



This is a digital copy of a book that was preserved for generations on library shelves before it was carefully scanned by Google as part of a project to make the world's books discoverable online.

It has survived long enough for the copyright to expire and the book to enter the public domain. A public domain book is one that was never subject to copyright or whose legal copyright term has expired. Whether a book is in the public domain may vary country to country. Public domain books are our gateways to the past, representing a wealth of history, culture and knowledge that's often difficult to discover.

Marks, notations and other marginalia present in the original volume will appear in this file - a reminder of this book's long journey from the publisher to a library and finally to you.

Usage guidelines

Google is proud to partner with libraries to digitize public domain materials and make them widely accessible. Public domain books belong to the public and we are merely their custodians. Nevertheless, this work is expensive, so in order to keep providing this resource, we have taken steps to prevent abuse by commercial parties, including placing technical restrictions on automated querying.

We also ask that you:

- + *Make non-commercial use of the files* We designed Google Book Search for use by individuals, and we request that you use these files for personal, non-commercial purposes.
- + *Refrain from automated querying* Do not send automated queries of any sort to Google's system: If you are conducting research on machine translation, optical character recognition or other areas where access to a large amount of text is helpful, please contact us. We encourage the use of public domain materials for these purposes and may be able to help.
- + *Maintain attribution* The Google "watermark" you see on each file is essential for informing people about this project and helping them find additional materials through Google Book Search. Please do not remove it.
- + *Keep it legal* Whatever your use, remember that you are responsible for ensuring that what you are doing is legal. Do not assume that just because we believe a book is in the public domain for users in the United States, that the work is also in the public domain for users in other countries. Whether a book is still in copyright varies from country to country, and we can't offer guidance on whether any specific use of any specific book is allowed. Please do not assume that a book's appearance in Google Book Search means it can be used in any manner anywhere in the world. Copyright infringement liability can be quite severe.

About Google Book Search

Google's mission is to organize the world's information and to make it universally accessible and useful. Google Book Search helps readers discover the world's books while helping authors and publishers reach new audiences. You can search through the full text of this book on the web at <http://books.google.com/>

UC-NRLF



B 3 419 870





THE LIBRARY
OF
THE UNIVERSITY
OF CALIFORNIA

PRESENTED BY
PROF. CHARLES A. KOFOID AND
MRS. PRUDENCE W. KOFOID

Oswald, J. P.
Antique ...
Leipzig ...

LEHRBUCH
DER
ANATOMIE UND PHYSIOLOGIE
DER GEWÄCHSE.

VON

DR. HERMANN SCHACHT,
PRIVATDOCENT AN DER UNIVERSITÄT SU BERLIN.

ZWEITER THEIL.

Die aus Zellen zusammengesetzten Organe der Pflanze und ihre Lebenserscheinungen.

Mit 223 Holzschnitten und 6 Tafeln in Steindruck.

BERLIN.
VERLAG VON G. W. F. MÜLLER.
1859.

**Uebersetzungen in fremde Sprachen, desgleichen Nachbildung der Illustrationen nur mit Genehmigung
des Verfassers und Verlegers.**

K-QK725

529

1856

v. 2

Biol

L. 5

Vorwort zum zweiten Theile.

Drei Jahre sind verflossen, seitdem der erste Theil dieses Buches erschienen und während dieser Zeit hat die Forschung in der Pflanzen-Anatomie und Physiologie nicht stille gestanden, vielmehr zu herrlichen Entdeckungen geführt. Insbesondere wurde die wichtige Frage der geschlechtlichen Zeugung, sowohl bei niederen als auch bei höheren Pflanzen wesentlich gefördert, ja für die Algen zum Abschluss gebracht, desgleichen wurde der lange Streit über die Befruchtung der Phanerogamen entschieden, so daß jetzt ein harmonisches Band auch für den Zeugungsact das Thierreich mit dem Pflanzenreich verbindet. Ferner erhielt die Anatomie der Elementarorgane durch den sicheren Nachweis eines zusammenhängenden Systems der **Milchsaftgefäße** für gewisse Pflanzen, verbunden mit einer Entwicklungsgeschichte dieser Gefäße aus Zellen, gleichfalls einen engeren Anschluß an die Anatomie des Thierreiches. Wie die Entdeckung der Siebröhren die Zellenanatomie der Pflanze mit einem neuen Element beschenkte, so wurde die Kenntniß der Pflanzenstoffe durch die Entdeckung des Klebermehls vermehrt und durch genaue Untersuchungen der Stärkemehlkörner gefördert u. s. w. Im Allgemeinen aber veränderte die Zellenanatomie ihre Grundsätze nicht, so daß die Nachträge zum ersten Theile denselben auf den gegenwärtigen Stand der Wissenschaft erheben.

3009458

Das verzögerte Erscheinen dieses zweiten Theiles, durch meinen zweijährigen Aufenthalt auf Madeira und Tenerife veranlaßt, ist andererseits, wie ich hoffen darf, dem inneren Werthe des Buches nur vortheilhaft gewesen. Ich habe im glücklichen Klima des Südens, dem ich die Wiederherstellung meiner Gesundheit verdanke, vielfach Gelegenheit gefunden, die Pflanzen der warmen Zone unter normalen Verhältnissen zu studiren. Mir hat die untere Region der Inseln ihre Tropenflora und der Gebirgswald, in tippiger Fülle, seine subtropischen Schätze erschlossen, aus denen ich reichlich gesammelt habe. Fast auf jeder Seite des Buches wird man Anklänge dieser Studien finden, während ich in einer kleinen, so eben erschienenen, Schrift „Madeira und Tenerife mit ihrer Vegetation“ ein Bild der Inseln und ihrer Pflanzendecke zu entwerfen versuchte. Hier, wie in dem genannten Buche, habe ich nur skizziren können, hoffe jedoch später Gelegenheit zur monographischen Bearbeitung einzelner Pflanzen, nach dem gesammelten Material, zu finden.

Außer dem Neuen, was ich selber bringe, habe ich mich bemüht, alle neuen und wichtigen fremden Untersuchungen nach Umständen länger oder kürzer und, wenn es möglich war, nach eigener Wiederholung und Prüfung zu besprechen, desgleichen gebe ich die neue Literatur so vollständig, als ich dieselbe zu sammeln vermochte. Sollte mir aber dennoch das Eine oder Andere entgangen sein, so wolle man es nicht meinem Willen, der gewiß der beste war, zur Last legen. Kleine Irrthümer und Mängel, die jeder menschlichen Arbeit anhängen, am wenigsten aber bei einem Lehrbuch, das alle Theile der Wissenschaft besprechen soll, ganz zu vermeiden sind, werden auch hier nicht fehlen. Ich erwarte eine gerechte und billige Beurtheilung. — Es sind so viele Fragen angeregt und doch so wenige definitiv entschieden, dazu ist das Material der vorhandenen Untersuchungen oftmals so groß,

dafs eine gleichmäfsige Bearbeitung sämmtlicher Fragen nach allen Seiten hin kaum möglich ist. Diese grofsen Schwierigkeiten, welche sich mir namentlich bei der Herausgabe des zweiten Theiles der Pflanzen-Anatomie und Physiologie entgegenstellten, konnten mich dennoch nicht schrecken, da ich die Aufgabe für nützlich und zeitgemäfs hielt. Mit Lust und Eifer ging ich an die Arbeit, von der ich hoffe, dafs sie nicht verloren gewesen.

Während der erste Theil dieses Buches als zweite Auflage der „Pflanzenzelle“ erschien, ist dieser zweite Band, welcher die aus Zellen zusammengesetzten Organe behandelt, mit Ausnahme weniger Abschnitte, die hier passender ihre Stelle fanden, eine durchaus neue Zusammenstellung nach den Grundsätzen des ersten Theiles entworfen, indem mir auch hier die Entwicklungsgeschichte als Fühlerin diente, an deren Hand ich die morphologischen Verhältnisse der Pflanzen zu erklären versuchte. Die zahlreichen neuen Abbildungen in Holzschnitt sind von mir selbst auf den Stöck gezeichnet und von Herrn Lütke geschnitten, auch ist zur leichteren Benutzung derselben, sowie der Figuren der 11 lithographirten Tafeln, ein alphabetisches Verzeichnifs gegeben; desgleichen habe ich das Sachregister für beide Theile möglichst vollständig und so einzurichten gesucht, dafs man durch dasselbe die an verschiedenen Orten des Buches vorkommende Besprechung desselben Gegenstandes anzufinden vermöge; dagegen ist das Register der Pflanzennamen, weil es sich mir als unbrauchbar erwiesen, weggefallen. Ich habe mich überhaupt bemüht, das Buch sowohl für den Pflanzen-Physiologen vom Fach, als auch für den Anfänger und überhaupt für jeden Freund der Pflanzenwelt brauchbar zu machen.

Dem väterlichen Freunde, ALEXANDER VON HUMBOLDT, dessen liebevolle und einflufsreiche Bestrebungen mir zunächst die Mittel zum verlängerten Aufenthalt auf Madeira

erwirkten und dessen Theilnahme mir auch nach meiner Rückkehr in gleichem Maße geblieben ist, überreiche ich auch diesen zweiten Theil als schwaches Zeichen meiner dankbarsten und innigsten Verehrung. Möge es ihm, dem die Naturwissenschaft und ihre Jünger so viel verdanken, vergönnt sein, noch recht lange Zeuge ihres von Jahr zu Jahr wachsenden Aufschwunges zu bleiben!

Berlin, im November 1858.

HERMANN SCHACHT.

Inhalt.

	Seite
§. 39. Einleitung	1
XI.	
§. 40. Die Stammknospe	3
§. 41. Der Stamm im Allgemeinen	21
§. 42. Der Stamm der Kryptogamen	34
§. 43. Der Stamm der Monocotyledonen	40
§. 44. Der Stamm der Dicotyledonen	49
XII.	
§. 45. Das Blatt im Allgemeinen	85
§. 46. Die Keimblätter	91
§. 47. Die Knospenschuppen	96
§. 48. Die Laubblätter	99
§. 49. Der innere Bau des Blattes	117
§. 50. Die Knospenlage des Blattes und die Blattstellung	123
§. 51. Die Knospenbildung auf den Blättern und das Absterben der Blätter	134
XIII.	
§. 52. Die Wurzel	137
§. 53. Die Wurzelknospe	139
§. 54. Die Wurzel im Allgemeinen	142
§. 55. Die Wurzel nach ihrer Function für die Pflanze	153
§. 56. Der innere Bau der Wurzel	166
XIV.	
§. 57. Die Fortpflanzung der Kryptogamen im Allgemeinen	178
§. 58. Die Fortpflanzung der Pilze	184
§. 59. Die Fortpflanzung der Flechten	198
§. 60. Die geschlechtliche Fortpflanzung der Algen	201
§. 61. Die ungeschlechtliche Fortpflanzung der Algen durch Schwärmsporen und Brutzellen	218
§. 62. Die Fortpflanzung der Charen	234
§. 63. Die Fortpflanzung der Lebermoose	240
§. 64. Die Fortpflanzung der Laubmoose	254
§. 65. Die Fortpflanzung der Farnkräuter	258
§. 66. Die Fortpflanzung der Equisetaceen	270

	Seite
§. 67. Die Fortpflanzung der Lycopodiaceen	274
§. 68. Die Fortpflanzung der Rhizocarpeen	276

XV.

§. 69. Die Blüthe der Phanerogamen im Allgemeinen	278
§. 70. Die äußeren Blattkreise der Blüthe	288
§. 71. Das Staubblatt	295
§. 72. Die Nebenorgane der Blüthe	304
§. 73. Der Fruchtknoten	309
§. 74. Die Zahlen- und Stellungsverhältnisse der Blüthentheile zu einander	325
§. 75. Die Blütenstände	340

XVI.

§. 76. Die Befruchtung der Phanerogamen im Allgemeinen	351
§. 77. Der Blütenstaub	355
§. 78. Die Bestäubung	372
§. 79. Die Samenknospe und der Embryosack	377
§. 80. Die Keimkörperchen und ihre Gegenföfaler	384
§. 81. Die eigentliche Befruchtung	389

XVII.

§. 82. Die Frucht der phanerogamen Gewächse	408
§. 83. Der Same	418
§. 84. Der Keim	426
§. 85. Vergleichende Entwicklungsgeschichte der Blüthe und Frucht der Coniferen und Amentaceen	432

XVIII.

§. 86. Die Fortpflanzung der Phanerogamen durch Samen (geschlechtliche Vermehrung)	443
§. 87. Die Fortpflanzung der Phanerogamen durch Knospen (ungeschlecht- liche Vermehrung)	475

XIX.

§. 88. Die Bewegungserscheinungen im Pflanzenreich	482
§. 89. Die Krankheiten der Pflanzen	505
§. 90. Die Lebensdauer und der natürliche Tod der Gewächse	531

XX.

Nachträge für den ersten und zweiten Band	545
Erklärung der Abbildungen	597
Sach- und Figurenregister über beide Theile	613

Einleitung.

§. 39. **W**ie man die Pflanzenzellen nach ihrer Entwicklungsgeschichte und Function in verschiedene Arten unterordnen kann, so gelingt es auch die Pflanzenorgane nach denselben Grundsätzen einzutheilen, ja es ist sogar zum übersichtlichen Verständniß des Baues und der Lebensverhältnisse der Gewächse nothwendig eine auf dem genannten Wege erzielte Unterordnung der Organe vorzunehmen.

Eine solche Eintheilung kann nun zwar, wie jedes System in den Naturwissenschaften, wohl auf wissenschaftliche Bedeutung, keineswegs aber auf innere Vollendung Anspruch machen, weil dazu eine genaue Kenntniß aller vorhandenen Gewächse nöthig wäre. Neu aufgefundene Thatsachen ändern aber, wie bekannt, nicht selten Theorien und Systeme, welche für lange Zeit als abgeschlossen galten. Mit Recht darf man dagegen von einem jeden derartigen System verlangen, daß es logisch und dem dermaligen Standpunkt der Wissenschaft angemessen sei.

Ich unterscheide zunächst zwischen Stamm und Wurzel; beide zusammen bilden die Achse der Pflanze, die Blätter dagegen sind Seitenorgane des Stammes.

Der Stamm und die Wurzel wachsen beide an ihrer Spitze durch Zellenvermehrung und Zellenausdehnung; aber nur der Stamm kann Blätter bilden, weil seine jugendliche Spitze (der Vegetationskegel, punctum vegetationis) frei ist, d. h. von keiner Hülle abgestorbener oder absterbender Zellen bedeckt wird, während die sich fortbildende Spitze der Wurzel von einer solchen Hülle, der Wurzelhaube, umgeben ist. Die Anatomie der Gefäßsbündel zeigt außerdem noch zwischen Stamm und Wurzel wesentliche Unterschiede.

Am Stamm nun hat man darauf wieder den Achsentheil oder den eigentlichen Stamm und die Blätter, welche Seitenorgane desselben sind, zu unterscheiden. Selbst unter der Stammspitze entstanden, fehlt den Blättern das Vermögen, direct aus sich neue Blätter zu erzeugen. Ihre Spitze hört zuerst auf sich weiter fortzubilden, während die Spitze des Stammes als dessen Vegetationskegel sich am längsten jugendlich erhält.

Der Stamm sowohl als wie die Wurzel entstehen aus einer Knospe, welche eigentlich kein für sich zu unterscheidendes Organ, sondern nur ein bestimmter und zwar sehr jugendlicher Entwicklungszustand des Stammes oder der Wurzel ist. Die Stammknospe bildet Blätter, welche häufig als Hüllorgane für die jüngeren Theile, welche sie umschließen, dienen. Der Wurzelknospe dagegen fehlen alle Blätter, sie zeigt dafür schon frühzeitig die Anlage zur Wurzelhaube.

Eine bestimmte Art der Stammknospen entwickelt anstatt eines mit gewöhnlichen Blättern versehenen Stammes eine Blüthe, d. h. den zur geschlechtlichen Fortpflanzung nothwendigen Apparat der phanerogamen Pflanzen, an welchem sich noch bis zu einem gewissen Grade Achse und Blatt unterscheiden lassen. Aus einem Theil der Blüthe entsteht darauf die Frucht und in derselben reift der Same.

Der Same aber umschließt den Keim, und dieser besteht wieder bei allen phanerogamen Pflanzen aus einer Achse, an der sich bei der Mehrzahl derselben ein Stammende und ein Wurzelende unterscheiden lassen. Bei den Dicotyledonen hat das Stammende (die Plumula des Keimes) zwei oder mehrere mit einander auf gleicher Höhe stehende Blätter (die Keimlappen oder Cotyledones), während das Wurzelende (die Radicula des Keimes) als ächte Wurzelknospe mit einer Wurzelhaube versehen, auftritt. Bei den Monocotyledonen dagegen besitzt das Stammende nur einen einzigen Samenlappen, das Wurzelende aber wird hier nicht direct zur Wurzel, wohl aber liegen in seinem Gewebe die Anlagen zu einer oder zu mehreren Wurzeln¹⁾.

Wir erhalten nunmehr für die wissenschaftliche Zerlegung der Pflanze in ihre Organe folgendes Schema:

¹⁾ Die unentwickelten kugelförmigen Keime der Orchideen, Rafflesiaceen, Orobanchen und Monotropen, an welchen sich weder Stamm- noch Wurzelende sichtbar differencirt, stellen die Pflanzenachse auf der untersten Stufe der Entwicklung dar.

Die Gesamtpflanze zerfällt demnach in:

Stamm und Wurzel.

Der Stamm zerfällt darauf wieder in: einen Central- oder Achsentheil, den eigentlichen Stamm und in dessen Seitenorgane, die Blätter.

Die Knospen als jüngste Entwicklungszustände des Stammes oder der Wurzel müssen in Stammknospen und Wurzelknospen unterschieden werden. Unter den Stammknospen endlich muß man wieder Zweigknospen und Blütenknospen unterscheiden.

Und so hat uns denn die Entwicklungsgeschichte und die vergleichende Anatomie selbst den Weg bezeichnet, dem wir hier folgen werden. Gewächse, welche weder einen eigentlichen Stamm noch eine wahre Wurzel besitzen, die sogenannte Zellenpflanzen als: Pilze, Algen, Flechten und Charen, sind bereits im ersten Theile dieses Buches besprochen worden, sie können hier nur in Betreff ihrer geschlechtlichen und ungeschlechtlichen Fortpflanzung noch weitere Erwähnung finden. Aber auch die Befruchtungsorgane der höheren Kryptogamen lassen sich nach dem gegenwärtigen Stande unserer Kenntnisse nicht wohl, gleich der Blüthe der Phanerogamen, als Stammtheil mit Blättern auffassen, man kann deshalb bei ihnen nicht wohl von einer Blütenknospe und Blüthe reden. Wo man aber ein System nicht weiter durchführen kann, da muß man es fallen lassen, aber nicht versuchen es der Natur wider Willen aufzudrängen.

XI. Der Stamm.

§. 40. Der Stamm (caulis) entsteht aus einer Stammknospe und seine Spitze endigt wieder mit einer solchen, es sei denn, daß selbige zur Blüthe geworden, oder in irgend einer Weise verkümmert wäre. Der Stamm wächst an seiner Spitze, durch Bildung neuer Zellen und Ausdehnung der bereits entstandenen, er entwickelt unter derselben Blätter, und die Knospe, mit der er endigt, besitzt einen freien, d. h. von keiner Wurzelhaube bedeckten, Vegetationskegel. — Der Stamm der höheren Pflanzen besteht aus Parenchym, von Gefäßsbün-

deln durchsetzt, und seine Oberfläche ist mit einer Oberhaut oder durch Kork bedeckt. Nach der Ausbildungsweise der Gefäßbündel zeigt derselbe entweder einen geschlossenen Holzring, welcher ein centrales Parenchym, das Mark, umgibt und eine secundäre Rinde (bei den meisten Dicotyledonen), oder es erscheinen die Gefäßbündel, weniger regelmäßig angeordnet, im Parenchym des Stammes auf dem Querschnitt scheinbar wie zerstreut (bei den Monocotyledonen und bei vielen Kryptogamen); ein scharf umgrenztes Mark, ein Holzring, aus dem innern Theil der Gefäßbündel mit Hülfe des Verdickungsringes entstanden, und eine secundäre Rinde, aus dem äußeren Theil derselben hervorgegangen, fehlen alsdann. — Bei allen Pflanzen treten die Gefäßbündel gleichzeitig mit der Bildung junger Blätter in dieselben hinüber; der Austritt der Gefäßbündel aus dem Stamm erfolgt überhaupt nur an dessen Spitze, oder bei der Bildung von Nebenknospen am Verdickungsring. — Zweig, Ast und Stamm sind nur ihrem Alter und ihrer Größe nach verschieden, denn der Zweig kann unter günstigen Umständen, wie der Steckling zeigt, zum Stamme werden. — Die Stammknospe ist das unentwickelte, aber entwicklungsfähige Ende eines Stammes oder eines Zweiges. — Stamm und Wurzel bilden die Achse der Pflanze; sowohl der Bau als auch die Function unterscheiden beide von einander, denn der Stamm mit unbedecktem Vegetationskegel kann Blätter bilden, während die Wurzel mit bedeckter Spitze niemals Blätter erzeugt; wesentliche Unterschiede in der Ausbildungsweise der Gefäßbündel sind eine Folge dieser Verhältnisse.

Ueber den Begriff des Stammes sind sich jetzt wohl sämtliche Pflanzen-Anatomen einig, denn es ist zu oft und sicher nachgewiesen, daß der Stamm einzig und allein aus einer Stammknospe, aber niemals aus mit einander verwachsenen Blättern entsteht, so daß diese ältere Ansicht nur noch geschichtlich einer Erwähnung verdient.

Nach SCHLEIDEN¹⁾ wächst der Stamm an seiner Spitze, das Blatt dagegen an seiner Basis, der Stamm hat nach ihm ein unbegrenztes, das Blatt ein begrenztes Wachstum. Die Knospe ist nach demselben Forscher das unentwickelte, aber entwicklungsfähige, Ende einer Haupt- oder Nebenachse; er unterscheidet Endknospe, Achselknospe und Nebenknospe. — A. BRAUN²⁾ betrachtet Stengel, Blatt und Wurzel als wesentlich verschiedene Theile des Pflanzenorganismus, Stengel und Blätter gehören nach ihm als Ganzes zusammen. Derselbe, des-

¹⁾ SCHLEIDEN, Grundzüge. Ausg. II. Bd. II. p. 112 u. 136.

²⁾ A. BRAUN, die Verjüngung in der Natur. p. 120. p. 21.

• das Individuum der Pflanze. Abhandl. d. Berl. Akademie. 1853.

gleichen Körper bezeichnen die Knospe als junge noch nicht entfaltete Pflanze, nach ihnen ist jede Knospe am alten Pflanzenstock ein junges Individuum. Nach DU PETIT THOUARS ist die Seitenknospe eine neue Pflanze, welche ihre Wurzeln in den Mutterstamm entsendet. Da aber solche Wurzeln nicht vorhanden sind, so ist diese Anschauungsweise nur ein leeres Wortspiel. — Nach H. CRÜGER¹⁾ ist die Achse das einzige morphologische Grundorgan der Pflanze, das Blatt aber eine seitliche Ausbreitung desselben. — Ueber den Bau des Stammes haben insbesondere v. MOHL²⁾ und UNGER³⁾ geschrieben, desgleichen hat H. CRÜGER zahlreiche Untersuchungen über die abnorme Holzbildung tropischer Stämme geliefert⁴⁾. Ich selbst habe mich mit der Entwicklungsgeschichte und der vergleichenden Anatomie des Stammes vielfach beschäftigt⁵⁾.

Die niedrigsten Gewächse, die Pilze, Flechten und die meisten Algen sind stammlos. Die vielfach verzweigten, aus verkalkten Gliedern bestehenden Stämmchen der Corallina könnte man vielleicht nach ihrer Wachstumsweise schon als Stämme bezeichnen. Alle höheren Pflanzen, von den Moosen und Lebermoosen ab, sind dagegen mit einem Stamm versehen.

Verfolgt man die Entwicklungsgeschichte, des Embryo der Phanerogamen, so sieht man aus einer Zelle, durch wiederholte Zellentheilung, allgemach ein aus vielen kleinen Zellen bestehendes kugeliges Körperchen (das Embryokügelchen) hervorgehen; dasselbe bildet die Achse der jungen Pflanze. In seltenen Fällen (bei den Orchideen, bei Monotropa und den Orobancheen, ferner bei Hydnora und Rafflesia) bleibt es als solches, bei der Mehrzahl der Pflanzen dagegen bildet es, indem es sich in der Regel zu einem mehr oder weniger walzenförmigen Körper verlängert, an dem einen Ende eine oder mehrere Erhebungen, aus denen die Keimblätter oder Samenlappen hervorgehen. Zwischen denselben verbleibt alsdann die organische Spitze der Achse als Vegetationskegel der nunmehr vorhandenen Stammknospe

¹⁾ H. CRÜGER, Achse und Blatt. Bot. Zeitung 1851.

• • die Vorläufer. Bot. Zeitung 1856. p. 545.

²⁾ H. v. MOHL, über den Bau des Stammes der Baumfarren. — Ueber den Stamm von Isoetes und über den Stamm der Palmen. — Ueber den Mittelstock von Tamus. — Ueber den Cycadeen- und Coniferenstamm u. s. w. Vermischte Schriften.

³⁾ UNGER, Bau und Wachstum des Dicotyledonenstammes.

• Wachstum der Internodien. Bot. Zeitung 1844. p. 489.

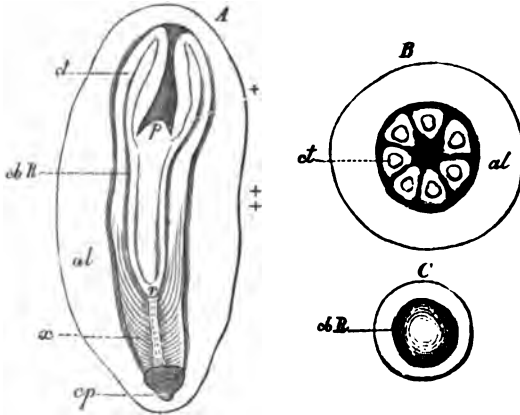
⁴⁾ H. CRÜGER, Anomale Holzbildungen der Dicotyledonen. Bot. Zeitung 1850—1851.

⁵⁾ H. SCHACHT, der Baum. IV. Stamm und Zweige. p. 106—142.

• • Entwicklungsgeschichte flächenartiger Stämme. Flora 1853. p. 457.

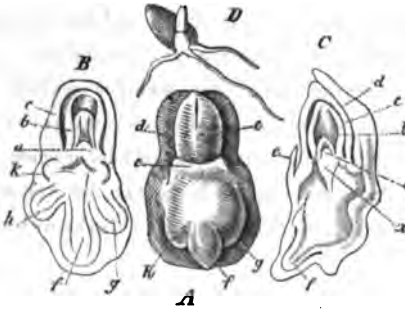
(Fig. 84), welche von den Autoren als Plumula des Embryo beschrieben wird. Während nun die Achse des ausgebildeten Keimes an der einen

Fig. 84.



Seite mit einer Stammknospe endigt, schließt das andere Ende derselben bei den Dicotyledonen mit einer Wurzelknospe ab, welche bei den Monocotyledonen nicht frei, sondern im Gewebe der Keimachse liegend, erscheint, und deren häufig mehrere vor-

Fig. 85.



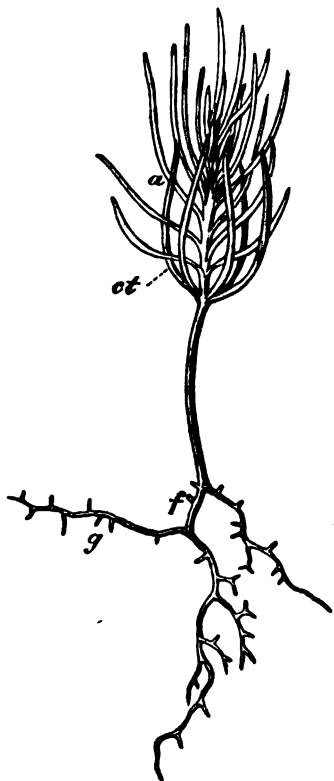
kommen (Fig. 85). Dieser Theil des Keimes, welcher immer dem Knospenmund (Micropyle) der Samenknospe zugewendet ist, wird als Würzelchen (Radicula) bezeichnet.

Fig. 84. Der Kern, d. h. das Sameneiweiß mit dem Keim, des Samens der Kiefer (*Pinus silvestris*). *A* Im Längsschnitt: *al* Sameneiweiß, *cbR*. Verdickungerring, *ct* Samenlappen, *cp* Corpusculum, *w* Wurzelhaube. *B* Ein Querschnitt in der Höhe von †. *C* Ein Querschnitt in der Höhe von ‡. Das Sameneiweiß ist entfernt. Die Bezeichnungen wie bei *A*. (Vergrößerung 30 mal).

Fig. 85. *A* Der Keim eines Grassamens (*Agropyrum fastuosum*) von oben gesehen. *B* als Längsschnitt von Oben. *C* als Längsschnitt von der Seite. *a* der Vegetationskegel der Stammknospe (die Plumula), unter welcher schon 3 Blätter entstanden sind, *c* das erste dieser Blätter (welches auf dem Querschnitt nur 2 Gefäßbündel zeigt), aus dessen Spalte beim Keimen der junge Halm hervor-

Ein Querschnitt durch die Achse des dicotyledonen Keimes zeigt darauf einen Cambiumring, welchen ein inneres Parenchymgewebe (das Mark) von einem äußeren Gewebe ähnlicher Art (von der primären Rinde) scheidet. In dem Cambiumring, welcher aus einem kleinzelligen, an Proteinverbindungen reichen Gewebe besteht, bilden sich bei den meisten Pflanzen schon vor der Keimung die ersten Cambiumbündel, welche bei *Quercus*, *Juglans*, *Viscum* u. s. w. schon im ausgebildeten Keime Gefäße enthalten, wogegen bei der Mehrzahl der Pflanzen diese erst während der Keimung entstehen. In beiden Fällen erscheinen die ersten Gefäße unfern des Vegetationskegels der Stammknoche, und gehen von da mit der weiteren Ausbildung des Gefäßbündels sowohl abwärts in die Wurzel als aufwärts in die Samenlappen. Bei unseren Nadelhölzern entspricht die Zahl der ersten Gefäßbündel der Keimpflanze jederzeit der Zahl der Samenlappen; bei den übrigen mit 2 Samenlappen keimenden Dicotyledonen ist dagegen die Zahl der ersten Gefäßbündel weniger bestimmt; in der Regel sind deren mehr als 2 vorhanden. Wenn nun die junge Pflanze keimt, so verlängert sich in der Regel zuerst die Keimachse, bald darauf erhebt sich aber mit ihr auch der zwischen den Samenlappen gelegene Vegetationskegel. Unter seiner Spitze entstehen junge Blätter, und zwischen jedem einzelnen neuen Blatte, oder zwischen jedem neuen Blätterkranz (Blattwirtel) streckt sich die Achse, welche diese Blätter trägt; es bilden sich die Stengelglieder (Internodien) und es entsteht ein junger Stamm (Fig. 86), der dem

Fig. 86:



tritt, und welches als Scheide (Coleopyle) verbleibt, *b* das zweite Blatt, welches sich gleich den folgenden vollständig ausgebildet, *d* der Samenlappen, *e* ein Theil desselben, aus welchem *c* hervortritt, *f*, *g*, *h*, *k* Nebenwurzeln, *x* das Keimlager unter dem Vegetationskegel (10 mal vergrößert). *D* ein keimendes Samenkorn; die Nebenwurzeln *f*, *g*, *h* sind schon hervorgetreten.

Fig. 86. Die Keimpflanze von *Pinus silvestris* im ersten Sommer. *a* Der aus der Stammknoche hervorgegangene Stamm, *ct* die Samenlappen, *f* die Pfahlwurzel, *g* Seitenwurzeln.

Licht entgegenwächst und der mit einem Vegetationskegel oder mit anderen Worten mit einer Stammknospe endigt. Die Grenze des Stammes und der Wurzel liegt bei der dicotyledonen Keimpflanze immer

Fig. 87.



unterhalb der Samenlappen (Fig. 87), sie zeigt sich häufig durch das frühe Absterben einer äußeren Rindenschicht der Wurzel schon dem unbewaffneten Auge (Fagus, Juglans, die Coniferen u. s. w.).

Während sich nun die Stammknospe der Keimpflanze erhebt um einen jungen Stamm zu bilden, entwickeln sich in ihrem Innern durch den Cambiumring auch die Gefäßbündel weiter; der dicotyledone Stamm erhält durch sie seinen Holzring und seine secundäre Rinde; und im monocotyledonen Stamm, der übrigens ganz in derselben Weise aus der Plumula der Keimpflanze hervorgeht,

bilden sich mit dem Wachstum des jungen Stammes mehr und mehr neue Gefäßbündelzweige.

Der Vegetationskegel an der Spitze des Stammes, welcher entweder fortdauernd, oder mit periodischen Unterbrechungen, unter sich neue Blätter und Stengelglieder bildet, bewirkt die Verlängerung des Stammes. Die einmal ausgebildeten im Innern verholzten Stengelglieder¹⁾, einer Pflanze verlängern sich dagegen nicht mehr, weil mit dem Verholzen der Zellen eine Verlängerung der betreffenden Theile aufhört. Wenn der Vegetationskegel eines Stammes zur Blüthe wird, oder wenn er gar abstirbt, so ist deshalb auch mit ihm das Längswachsthum des Stammes beendet. Nur solche Stammtheile, deren Zellen nicht verholzen, sind auch späterhin noch zu einer Verlängerung

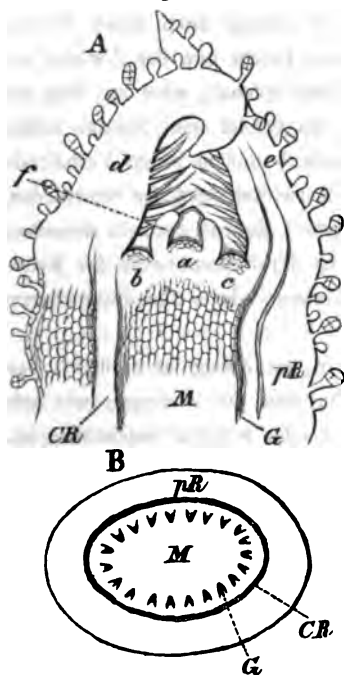
Fig. 87. I Keimpflanze von Thuja, II u. III Keimpflanze von Pinus silvestris, IV Keimpflanze von Ephedra. s der Same, welcher bei Thuja und Pinus über die Erde gehoben und wenn sein Sameneiweiß verbraucht ist, abgestreift wird (II), bei Ephedra dagegen in der Erde verbleibt, obschon die beiden Samenlappen wie bei Thuja hervortreten. Das Gewebe des hier saftig verbleibenden Knospenkerns (y) vermittelt die Ernährung durch das Sameneiweiß. + Die Grenze zwischen Stamm und Wurzel.

¹⁾ Stengelglied, Internodium, heißt der Theil eines Stammes, welcher zwischen zweien der Höhe nach auf einander folgenden Blättern oder Blattkreisen liegt.

fähig; wie wir dies an den Samenschuppen vieler Pinusarten und im geringeren Grade an den nicht verholzten Gelenken einiger Pflanzen sehen.

Wie der Vegetationskegel das Längswachsthum, so bewirkt der Verdickungsring das Wachsthum des Stammes im Umfang (Bd. I. p. 296). Dasselbe ist wie das erstere unbeschränkt, denn jedes Stengelglied kann entweder fortdauernd oder mit periodischen Unterbrechungen so lange in seinem Umfang wachsen, als der Verdickungsring in ihm thätig verbleibt. Bei den Dicotyledonen entsteht durch ihn der Holzring ohne oder mit Jahresringen und gleichzeitig bildet sich auch durch ihn die secundäre Rinde. Der Stamm der Palmen, Pandanusarten, der Drachenbäume und anderer Monocotyledonen verdickt sich ebenfalls durch ihn. Dasselbe gilt für die Kryptogamen, doch scheint die Thätigkeit des Cambiumringes bei ihnen nur auf eine bestimmte Zeit beschränkt zu sein.

Fig. 88.



Jeder Stamm entwickelt sich aus einer Stammknospe, aber dennoch unterscheidet man 3 Arten der letzteren. 1. Endknospe (Terminalknospe), 2. Achselknospe (Axillarknospe) und 3. Nebenknospe (Adventivknospe). Dieselben sind zunächst durch ihre Stellung am Stamme, bei einigen Pflanzen aber auch durch physikalische oder physiologische Verhältnisse unterschieden. Der wesentlichste Theil dieser Knospen ist in allen Fällen ihr freier, d. h. von keiner Wurzelhaube bedeckter, Vegetationskegel, aus dem sich bei allen dreien auf die vorhin für die Endknospe der Keimpflanze beschriebenen Weise ein Stamm entwickeln kann (Fig. 88).

Die Endknospe erscheint am Ende eines Stammorgans, z. B. zwischen den Samenlappen des Keimlings, aber auch

Fig. 88. A. Längsschnitt durch den Stamm der im Keimen begriffenen Kastanie (*Castanea vesca*) a die Endknospe, b und c die Achselknospen der ersten Blätter d und e, f ein jüngeres Blatt. CR der Cambiumring, M, das Mark.

am Ende eines jeden Zweiges, im Fall sie dort nicht zur Blüthe geworden oder verkümmert ist.

Die Achselknospe bildet sich dagegen in der Achsel eines Blattes; sie zeigt sich dort zuerst als kleine kegelförmige Erhebung, als Vegetationskegel, welcher bald unter sich Blätter bildet.

Die Nebenknospe endlich kann sich an allen Theilen der Pflanze entwickeln, wo Gefäßbündel mit einem fortbildungsfähigen Zellgewebe zusammentreffen. Deshalb erscheint sie vorzugsweise am Cambiumring des Stammes sowohl als auch der Wurzel. Die junge Knospe bricht in diesem Falle später aus der Rinde hervor. Aber sogar am Blatte kann eine Nebenknospe entstehen, wie wir dies häufig bei *Bryophyllum*, *Malaxis paludosa*, *Cardamine pratensis* u. s. w., dergleichen bei einigen Farrenkräutern wahrnehmen.

Aus der Endknospe der Keimpflanze entwickelt sich der Hauptstamm, den einige Schriftsteller den Stamm erster Ordnung nennen; durch Bildung von Achselknospen und seltener auch durch Nebenknospen verzweigt sich darauf derselbe. Indem nun der Zweig sowohl in die Länge als auch im Umfang wächst, wird aus ihm ein Ast, der seinerseits durch Achselknospen wieder neue Zweige bilden kann. Zweig, Ast und Stamm sind deshalb nur in ihrem Verhältniß zu einander, aber keinesweges in ihrer Entwicklungsweise verschieden, denn der Zweig entwickelt sich aus seiner Knospe ganz in derselben Weise als die Anlage zum Stamm aus der Stammknospe der Keimpflanze, ja der Zweig selbst kann als Steckreis wieder zum Hauptstamm einer neuen Pflanze werden.

Die Stellung der Achselknospen am Zweig ist natürlich von der Stellung der Blätter abhängig; da nun die letzteren, wie wir später beim Blatte sehen werden, mehr oder weniger regelmäfsig ist, so ist auch die Art der Verzweigung durch diese Art der Knospen geregelt. Als Beispiel mögen unsere Laubbäume dienen, deren Zweige so weit sie aus Achselknospen entstanden sind, alle in derselben Ordnung an den Aesten stehen, wie die Blätter an den Zweigen auftreten. Aber nicht immer entsteht in der Achsel jedes Blattes eine Knospe, oder kommt zum wenigsten nicht immer zur weiteren Ausbildung. Bei der Tanne z. B. (*Abies pectinata*) entsteht nur in der Achsel ganz bestimmter Blätter eine Knospe, denn nur am Ende jedes Jahrestriebes *pR*, die primaire Rinde. *G*, der Holztheil der Gefäßbündel. — *B*. Der Querschnitt, die Bezeichnung gleichlautend. (Vergrößerung 20 mal.)

erfolgt hier die Verzweigung durch zwei Seitenknospen; bei der Fichte (*Picea vulgaris*) dagegen ist die Knospenbildung schon viel reichlicher aber unregelmäßig; bei der Kiefer (*Pinus silvestris*) und bei der Lerche (*Larix europaea*) endlich hat jedes Blatt seine Knospe, aber nicht jede derselben entwickelt einen ausgebildeten Zweig, die Mehrzahl bleibt als Zweig mit verkürzten Stengelgliedern, welcher bei der gemeinen Kiefer nur zwei vollkommene Blätter, die beiden Nadeln, bei der Lereche dagegen einen Kranz von vielen Nadeln ausbildet. Andere Knospen dieser Bäume werden wieder zum schlanken Zweig oder zur Blüthe. Bei der Kiefer ist die Stellung der Zweig- und Zapfenknospen durchaus regelmäßig, sie erscheinen am Ende eines Jahrtriebes, bei der Lerche dagegen fehlt für sie eine bestimmte Anordnung.

Die Achselknospe entsteht in der Regel bald nach der Anlage des Blattes, aber sie entfaltet sich nicht immer gleichzeitig mit demselben, vielmehr häufig erst nachdem das Blatt bereits vom Zweig gefallen ist. — Wenn zwei Knospen in der Achsel desselben Blattes erscheinen, wie dies für bestimmte Pflanzen Regel ist, so sind nicht immer beide von gleichem Werth. Die Linde (*Tilia*) z. B. hat in der Achsel jedes Blattes zwei Knospen; die eine derselben entwickelt sich bald nach der Ausbildung des Blattes als Blüthenstand (Blüthenzweig), die andere dagegen ruht bis zum kommenden Jahr, wo sich aus ihr der neue Zweig mit seinen Blättern entwickelt. Auch der Weinstock (*Vitis vinifera*) hat zwei Knospen von ungleichem Werth und mit verschiedener Entwicklungszeit. Zwei oder mehrere Achselknospen von gleichem Werth und mit gleicher Ausbildungszeit finden wir dagegen in vielen Blüthenständen, z. B. bei *Manglesia cuneata*, *Grevillia*, *Musa coccina* u. s. w., ja die Bananen, *Musa sapientum*, *M. Cavendishi* u. s. w. besitzen sogar bis 20 Knospen in 2 Reihen gestellt hinter jedem Deckblatt ihres Blüthenstandes.

Die Nebenknospe ist für den Stamm und für die Wurzel an keinen bestimmten Ort gebunden, sie kann sich überall am Cambiumring erzeugen, aber sie entsteht nicht bei allen Pflanzen und nicht unter allen Verhältnissen. Bei den meisten Nadelhölzern erscheint die Nebenknospe selten oder gar nicht, bei der Tanne (*Abies pectinata*) findet sie sich hier und da wo die Rinde verletzt ward; es scheint überhaupt als ob sie zunächst da aufträte, wo zur Vernarbung einer Wunde die Rinde vorzugsweise thätig ist. Während unsere Kiefer wohl niemals Nebenknospen erzeugt, sind viele amerikanische Kiefern

durch die Leichtigkeit, mit der sie Nebenknospen bilden, ausgezeichnet, ja die schöne canarische Kiefer (*Pinus canariensis*) bekleidet, zumal wenn ihr die Aeste genommen wurden, ihren ganzen Stamm mit jungen, aus Nebenknospen entstandenen Zweigen, welche, gleich der Keimpflanze der gemeinen Kiefer, im ersten Jahre einzeln stehende lange Blätter tragen, aus deren Achsel erst später 3 Nadeln in einer Scheide hervortreten. Die Vernarbungsfläche abgehauener Aeste sind bei der Pappel und der Rofskastanie mit Nebenknospen und jungen Zweigen aus ihnen entstanden übersät; der Gärtner knickt den Blattstiel der Gesnerien um an der verletzten Stelle eine Nebenknospe zu gewinnen. Sogar der jugendliche Blüthenschaft von *Agapanthus africanus* entwickelt an der geknickten Stelle Nebenknospen, die zu Blüthen werden.

Am Stamm wie an der Wurzel erscheint die junge Nebenknospe an der Rindenseite des Cambium; es bildet sich an diesem Ort ein kleiner Zellenkegel, welcher mit dem Cambium innig verbunden ist, dagegen sich bald von den Zellen der Rinde isolirt. Indem nun die junge Nebenknospe den Saft des sie umgebenden Rindenparenchyms verzehrt, vertrocknen die Zellen desselben, sie sinken zusammen, die Knospe aber bahnt sich ihren Weg und durchbricht endlich die Rinde. Sie empfängt ihre Gefäßsbündel von dem Ort, wo sie am Cambium des Stammes oder der Wurzel entstanden ist und bildet selbige in der gewöhnlichen Weise weiter. Von nun ab gilt für sie alles dasjenige, was auch für die beiden anderen Knospenarten Geltung hat.

Wenn der Vegetationskegel am Ende eines Zweiges fortdauernd thätig ist und wenn sich die durch ihn entstandenen Stengelglieder sofort ausdehnen, so wächst der Zweig ohne Unterbrechung in die Länge. Wir sehen dies bei der Mehrzahl der einjährigen Pflanzen. Wenn dagegen im Leben der Knospe periodischen Unterbrechungen vorkommen, so wird der Längenwachsthum des Zweiges dadurch in gleicher Weise periodisch beschränkt. Dies gilt für alle Bäume der gemäßigten Zone, ja sogar für viele mehrjährige Pflanzen südlicher Breiten. Eine solche Knospe öffnet sich im Frühling, sie entfaltet den Zweig, welcher im Sommer oder Herbst vorher angelegt ward, und schließt sich darauf entweder sofort um für eine Zeit lang zu ruhen (bei der Eiche, Rothbuche, Weißbuche, Esche, Tanne, Fichte, Kiefer) oder sie wächst noch eine Zeit lang fort um sich erst später zu schließen (bei der Erle, Birke, Pappel, Linde, Lerche). Im ersten Fall erhält der junge Zweig nur so viel Blätter, als im Jahr vorher

für ihn angelegt wurden, im andern Falle werden außerdem noch für ihn in demselben Sommer neue Blätter angelegt und ausgebildet. Im ersten Falle wächst der junge Zweig nur eine kurze Zeit, nämlich nur so lange bis die für ihn im Jahr vorher angelegten Stengelglieder ihre normale Länge erreicht haben, sobald aber in ihnen, und zwar

Fig. 89.

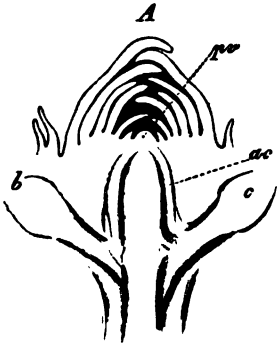
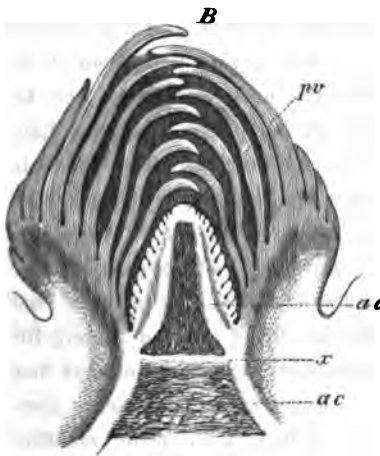


Fig. 90.



von unten nach oben die Verholzung der Zellen beginnt, ist auch der Längenwachs- thum der Stengelglieder beendigt. Der junge bis dahin unter der Last seiner Blätter herab- hängende Buchenzweig richtet sich jetzt empor, aber er verlängert sich fortan nicht mehr. Dagegen wächst der junge Zweig der Birke, Pappel, Lerche bis spät in den Sommer hinein, weil sich auch bis dahin neue Stengelglieder bilden und entfalten.

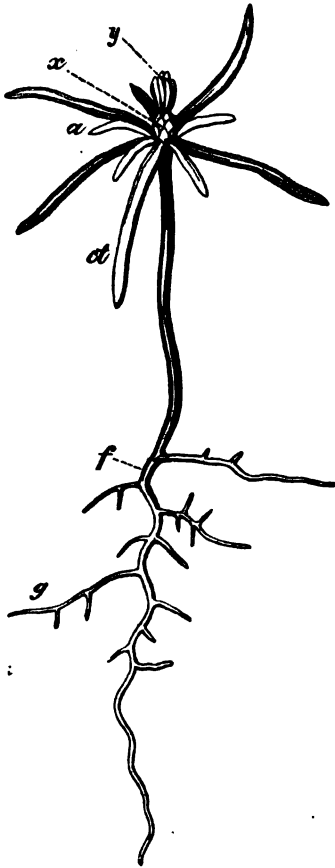
Nicht sämtliche Blätter, welche unter dem Vegetationskegel eines Stammes ent- standen sind, werden in allen Fällen als wahre Laubblätter aus- gebildet; ein Theil derselben ver- bleibt nämlich bei vielen Pflanzen schuppenartig, als Deckschuppen für die Knospe dienend, welche unter ihrem Schutz die Anlage zu einem neuen Triebe entwickelt und überwintert (Fig. 89 u. 90).

Wenn dann im Frühjahr dieser neue Trieb hervorbricht, so fallen die Deckschuppen theilweise (bei *Abies*, *Picea*, *Pinus*, *Larix*) oder sämtlich (bei *Fagus*, *Quercus*

Fig. 89. Längsdurchschnitt durch die Endknospe eines Tannenzweiges, am 27. Juli untersucht; *ac* der Verdickungsring des Zweiges, *b* u. *c* das Mark, den beiden Seitenknospen angehörig, *pv* der Vegetationspunkt der geschlossenen Knospe. (Vergrößerung 12 mal).

Fig. 90. Längsschnitt durch die Endknospe eines Zweiges derselben Tanne, am 26. August untersucht; *ac* der Verdickungsring, *pv* der Vegetationspunkt der Knospe, auf dem jungen Trieb des kommenden Jahres, *x* die Grenze zwischen dem jungen Trieb und dem Zweig. (Vergrößerung 12 mal).

überhaupt bei unseren Laubbölzern) vom Zweige. Die zurückbleibenden Deckschuppen der genannten Nadelhölzer, dem Forstmann als Schuppenansätze bekannt, geben Zeugnis für das Alter eines Zweiges, indem jeder Jahrestrieb mit einem Schuppenansatz beginnt (Fig. 91). Wo dagegen die Deckschuppen unserer Laubbölzer sämtlich abfallen, bleiben deren Narben zurück, welche alsdann das Alter des Zweiges bezeichnen; so bei der Buche, wo sie in Form mehrerer dicht über einander liegender Ringe auftreten.



Die Zahl dieser Deckschuppenkreise für die Knospe ist nach den Pflanzen sehr verschieden. Bei den genannten Nadelhölzern sind sie zahlreich vorhanden; auch die Eiche, die Buche und die Rostkastanie haben mehrere derselben, die Birke dagegen zeigt nur einen Kreis von Deckschuppen und die Knospen von *Alnus glutinosa* und *Viburnum Lantana* entbehren derselben gänzlich. Unter den Nadelhölzern haben *Thuja*, *Cupressus*, *Juniperus*, desgleichen *Araucaria* keine Deckschuppen. Der Kaffeestrauch (*Coffea arabica*) hat wie die Mistel (*Viscum album*) für jedes Blattpaar zwei kleine aber hier mit den Laubblättern nicht alter-

nirende Deckschuppen, welche beim Kaffeestrauch nicht abfallen. Die *Ficus*arten endlich haben für jedes ausgebildete Blatt 1 oder 2 Deckblätter, welche frühzeitig abfallen. Die Stengelglieder, welche Deckschuppen tragen, bleiben in allen Fällen unentwickelt, die Kreise

Fig. 91. Keimpflanze von *Abies pectinata* im Frühling des zweiten Jahres. *a* die Blätter (Nadeln) des ersten Jahres. *x* der Schuppenansatz oder die Deckschuppen, aus welcher der Trieb des zweiten Jahres (*y*) hervorbricht. *ct* die Samenlappen. *f* die Pfahlwurzel. *g* Seitenwurzeln.

der Deckschuppen liegen deshalb, wenn deren mehrere vorhanden sind, nahe übereinander¹⁾. Die Stellung der Deckschuppen entspricht der Blattstellung am Zweige, wo gegenständige alternirende Blätter vorkommen (*Aesculus*, *Sambucus*, *Siringa*) sind auch die Deckschuppen gegenständig und alternirend; bei spiraler Blattstellung sind dagegen auch sie mehr oder weniger spiralig gestellt. (Den Bau und die Gestalten der Deckschuppen werde ich beim Blatte näher besprechen.)

Das Aufbrechen der Knospen erfolgt bei unseren Bäumen im Frühjahr und zwar zu verschiedener Zeit; der eine Baum treibt früher als der andere. Die Witterungs- und die Standorts-Verhältnisse kommen hier sehr in Betracht, weil ein bestimmter Wärmegrad für jede Pflanze zur Entfaltung ihrer Knospen nöthig erscheint²⁾. Bei plötzlich eintretender Wärme des Frühjahrs werden deshalb Bäume, welche im allgemeinen erst später grünen, gleichzeitig mit anderen, welche früher zu treiben pflegen, ihre Knospen entfalten; vermehrt sich dagegen die Wärme nur ganz allmählig, so werden diejenigen Pflanzen, welche mehr Wärme bedürfen, später ihre Knospen öffnen als solche, welche mit weniger Wärme vorlieb nehmen. Im kalten Frühjahr 1853 entfaltete (zu Rudolstadt am Thüringerwalde) die Lerche zuerst ihre Knospen.

¹⁾ Bei vielen Pflanzen, z. B. *Abies* liegt der junge Trieb, indem sich der Theil, welcher die Knospenschuppen trägt, späterhin becherartig erhebt, ein wenig eingesenkt. (Fig. 90.)

²⁾ Zur Literatur hierüber:

ANNEKOW. Observations sur les plantes indigènes des environs de Moscou. Bulletin de la société impériale de Moscou. 1850. (Flora. 1852 p. 237.)

CRUGER, H. Die Periodicität der Pflanzen. Bot. Zeitung 1854 p. 8.

COHN, F. Entwicklung der Vegetation in den Jahren 1851—52. Bot. Zeitung 1852 p. 627.

Derselbe. Jahresbericht der schlesischen Gesellschaft für vaterländische Cultur. 1853.

QUETELET, A. Phénomènes périodiques naturels, Règne végétal. Bruxelles. 1851.

Beobachtungen von 1841—1850. (Flora 1853. p. 134 woselbst die Tabellen vollständig mitgetheilt sind.)

Derselbe. Sur la relation entre les températures et la durée de la végétation des plantes. Bulletin de l'académie royale de Belgique XXII. (Flora 1855 p. 547.)

WESTERLAND. Entwicklung des Frühjahrs bei Kalmar. Nya bot. Notiser. Stockholm 1850. (Bot. Zeitung 1855 p. 591.)

HEER. Sur la manière de végéter des arbres de l'Europe et des Etats unis transportés à Madère. Bibl. de Genève 1852. (Bot. Zeitung 1853 p. 209.)

LACHMANN. Die Entwicklung der Vegetation durch die Wärme nach 30jährigen Beobachtungen an Pflanzen. Bericht der schlesischen Gesellschaft zur Förderung der vaterländischen Kultur. 1855.

WICHURA. Das Blühen, Keimen und Fruchtragen der einheimischen Bäume und Sträucher. Flora. 1857 p. 572.

TARATSCHEFF. Observations sur les époques du développement des plantes indigènes des environs d'Orel. Faites pendant les années 1851—1853. Bulletin de la société impériale de Moscou. 1855.

Als darauf die Birke, Erle, Buche und Hainbuche bereits grünt, waren die Eiche, Tanne, Fichte und Kiefer noch weit zurück. Die Pappel und die Weiden kamen etwas später, die Acacie machte den Beschluss. — Die Endknospen brechen in der Regel etwas früher auf als die Achselknospen; der Eichenniederwald treibt etwas früher als der Eichenhochwald, ebenso grünen ganz junge Tannen (Anflug) früher als die Bäume dieser Art. Selbst auf Madeira belaubt sich der niedrige Wurzelausschlag der Kastanie in der Regel um einen Monat früher als der hochgewachsene Baum, welcher auch hier erst im Mai seine Blätter erhält. Die Eiche dagegen (*Quercus pedunculata*?) treibt zu Funchal schon im Februar ihr erstes Laub. Die Höhe des Ortes über dem Meere ändert hier viel in der Zeit; dieselbe Pflanze kommt an den höheren und darum kälteren Regionen später als in der wärmeren Niederung zur Knospenentfaltung.

Sobald die Knospe schwillt hat in ihr die weitere Ausbildung des schon im Herbst angelegten Triebes begonnen; der Winterschlaf der Pflanze ist vorüber, sie erwacht zum neuen Leben; die Wärme und die Feuchtigkeit haben sie erweckt. Die Stengelglieder des jungen Triebes verlängern sich nunmehr und seine Blätter wachsen mit ihnen, die Hülle der Deckschuppen wird von dem jungen Trieb gesprengt, er bricht aus ihr hervor. Bei den meisten Bäumen wachsen aber die Deckschuppen noch eine Zeit lang mit dem Trieb, der sich unter ihrem Schutz ausbildet; geschähe dies nicht, so könnten die Knospen nicht schwellen, der Trieb müßte sofort hervorbrechen und er würde oft der rauhen Witterung unserer Gegend unterliegen, so aber wächst die Deckschuppe, deren oberer Theil schon im Herbst abgestorben war, an ihrem Grunde mit ihm weiter. In der Regel gilt dies jedoch nur für die innersten, den jungen Trieb zunächst umschließenden Knospenschuppen, so bei der Eiche, Buche, Hainbuche, desgleichen bei der Fichte. Die innersten Knospenschuppen der Tannen sind, wenn die Knospe schwillt, über ihre ganze Fläche zart und saftig. Bei der Fichte werden die Deckschuppen, mit einander durch Harz verklebt, als braungefärbtes Mützchen abgeworfen. Bei der Kiefer fallen sie einzeln vom Triebe; das Stützblatt der Doppelnadelknospe vertritt hier die Stelle der eigentlichen Deckschuppe¹⁾.

¹⁾ Man vergleiche meine Entwicklungs-Geschichte der Blatt- und Blütenknospe einiger Nadelhölzer und deren Ausbildung zum Zweig oder zur Blüthe in meinen Beiträgen zur Anatomie. p. 182—206.

Wenn der junge Trieb endlich die Hülle der Knospe durchbrochen hat, so verlängern sich seine Stengelglieder so lange bis in ihm die Verholzung bestimmter Zellen der Gefäßbündel beginnt. Dieser Proceß erfolgt von unten nach oben, das erste Stengelglied verholzt zuerst, das oberste zuletzt. Die ersten Glieder eines Triebes sind wahrscheinlich deshalb bei den meisten Bäumen, (Eiche, Buche, Hainbuche, Erle u. s. w.) kürzer als die folgenden, welche mehr Zeit hatten sich zu verlängern; doch kommen auch hier Unregelmäßigkeiten vor, über welche die Wissenschaft zur Zeit noch keine Rechenschaft zu geben vermag.

Die Ausbildung des jungen Triebes ist häufig bei derselben Pflanze verschieden; die Lerche z. B. macht Zweige mit verlängerten Stengelgliedern (in der Regel aus der Endknospe des Zweiges) und andere mit verkürzten Stengelgliedern) aus den Achselknospen der vorjährigen, so-

Fig. 92.



wie der älteren Triebe), doch herrscht hier kein Gesetz, denn bei demselben Baum kann eine Knospe, die Jahre lang verkürzte Zweige (die sogenannten Blätterkränze) bildete, plötzlich einen schlanken Zweig entwickeln (Fig. 92. d). Die Ceder verhält sich in ähnlicher Weise, dasselbe gilt auch für Berberis und für Ribes grossularia. Auch bei der Buche bildet die Endknospe des Zweiges lange Stengelglieder, während dieselben aus den Achselknospen ungleich kürzer werden. Jede Pflanze zeigt hier ihre Eigenthümlichkeiten, die man genau studiren muß.

Die Weise der Zweigbildung bedingt aber zunächst die Tracht (den Habitus) der Gewächse.

Fig. 92. Ein Zweig der Lerche (*Larix europaea*), *a* eine Knospe, die nicht zur weitem Ausbildung gekommen. *b* ein Zweig mit verkürzten Stengelgliedern. *c* ein ähnlicher Zweig, welcher aber statt sich wie in *b* durch Bildung von Knospenschuppen zu schließen, später den Zweig (*d*) mit verlängerten Stengelgliedern ausgebildet hat.

Die Mehrzahl unserer mehrjährigen Pflanzen treibt normal nur einmal im Jahr und zwar im Frühling, d. h. sie bilden alsdann den jungen Trieb, der im Sommer zuvor in der Knospe angelegt wurde, zum Zweig heran. Während dies geschieht, schließt sich der Vegetationskegel dieses Zweiges, indem er unter sich junge Blätter bildet, welche zu Deckschuppen werden (Fig. 89. p. 13). In der Regel ruht der Vegetationskegel jetzt für eine Zeit lang und es entsteht unter ihm bei vielen Pflanzen eine horizontale Zellschicht, welche denselben vom dem Mark des jungen Zweiges trennt¹⁾ (bei der Tanne, Fichte, Lerche), Darauf erhebt sich der Vegetationskegel aufs neue, es bilden sich unter ihm neue Blätter und Stengelglieder, dieselben entfalten sich aber in der Regel nicht in demselben Jahre, sie überwintern vielmehr als Anlage zum neuen Trieb für das kommende Jahr unter dem Schutze der Deckblätter (Fig. 90. p. 13). — Wenn sich dagegen dieser Trieb in demselben Jahr, in welchem er angelegt wurde, entfaltet, wie solches bei der Buche und Eiche nicht selten der Fall ist, so bezeichnet man ihn als zweiten Trieb (Augusttrieb). Sobald die Eiche reichlich Früchte bringt, so macht sie keinen zweiten Trieb, wenn sie dagegen im Frühjahr durch Raupenfraß entblättert wurde, so treibt sie im Juli aufs neue. Junge Fichten machen öfter einen zweiten Trieb, der bei den alten Bäumen, desgleichen bei der Tanne und der Kiefer selten oder niemals vorkommt. Die Keimpflanze der Kiefer dagegen treibt im ersten Jahre häufig zweimal. Alle Bäume, welche länger treiben, zeigen natürlich diese Erscheinung nicht; dieselbe beruht, wie es scheint, auf einer reichlichen Ernährung durch die Wurzel, welche mehr Blätter verlangt, um durch sie die zugeführten Säfte verarbeiten zu können.

Der sogenannte wilde Zweig der Bäume unterscheidet sich von dem normalen Zweige dadurch, daß seine Endknospe in der gegebenen Wachstumsperiode länger treibt; der wilde Zweig bildet deshalb mehr Blätter und mehr Stengelglieder als der normale, er ist überhaupt viel üppiger und schlanker, trägt aber keine Blüten, und macht nur

¹⁾ Bei *Ficus Carica*, wo sich jedes Blatt einzeln entfaltet, ist das Mark der Zweige von ähnlichen horizontalen Zellschichten durchzogen und zwar gehört zu jedem Blatte eine solche von Saft strotzende Zellschicht. Hier zeigt sich nun die Bedeutung derselben, indem der übrige Theil des Markes bald seinen Zellsaft verliert. Diese horizontalen Zellschichten führen nämlich den Saft zum Blatte, und dasselbe gilt auch für die Knospen der vorhin genannten Bäume, wo gleichfalls das eigentliche Mark vertrocknet. Bei den verkürzten Zweigen der Lerche kann man nach der Zahl dieser horizontalen Schichten erfahren, wie oft die Knospe getrieben hat. (Meine Beiträge zur Botanik p. 205.).

salten Zweige, weil er die Nahrung für sich selbst verbraucht, und seine Achselknospen deshalb nicht zur Entfaltung kommen. Einige Lorbeerarten, so der Til (*Oreodaphne foetens*) und der Vinhatico (*Persea indica*) sind durch ihre wilden Triebe ausgezeichnet. Beim Til erscheinen dieselben meistens auf den Aesten und steigen, oftmals kerzengerade Stämme bildend, in die Höhe; bei dem Vinhatico dagegen brechen sie mehr aus dem alten Stock hervor und werden zu mächtigen Stämmen. Ähnlich verhält sich der Stock- und Wurzelanschlag unserer Waldbäume. In solchen Fällen wird ein wilder Zweig zum Stamm, der alsdann normal weiter wächst und seiner Zeit Blüthen und Früchte trägt.

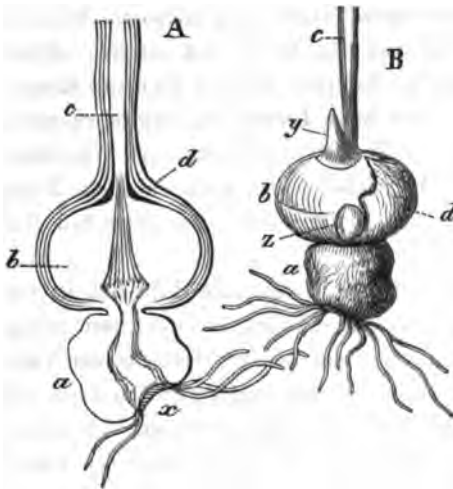
Die Knospe, welche einen jungen Zweig entwickeln soll, ist von derjenigen, welche später eine Blüthe entfaltet, in ihrer ersten Anlage nicht verschieden. Bei der Bildung des Zweiges verbleibt der Vegetationskegel als solcher am Ende desselben und durch ihn kann sich der Zweig ferner fortbilden, bei der Blüthe dagegen wird der Vegetationskegel selbst, nachdem er zuvor die der Blüthe zukommenden Blätter entwickelt hat, mit verbraucht; mit der endständigen Blüthe schließt deshalb auch das Längswachsthum des Zweiges.

Nicht alle Stammknospen verbleiben am Stamm oder Zweig, an dem sie entstanden sind. Bei manchen Pflanzen lösen sich bestimmte Knospen aus dem Verband der Mutterpflanze und bilden selbstständig ein neues Pflanzen-Individuum, so die Achselknospen von *Dentaria bulbifera* und *Lilium bulbiferum*, desgleichen die Achselknospen an den Ausläufern des Rhizoms von *Epipogon Gmelini*. Solche Knospen werden Brutknospen genannt; von ihnen wird bei der ungeschlechtlichen Fortpflanzung der Gewächse weiter die Rede sein. Bei anderen Pflanzen fallen wieder Zweige vertrocknet von den Aesten und sind dem Forstmann als Absprünge bekannt. Die Fichte zeigt in der Regel diese Erscheinung im Herbst vor einem reichen Blüthenjahr; auch der Baobab verliert alljährlich kleine Zweige in Menge.

Bei der Entfaltung der Knospe zum Stamm oder Zweig kommt nun zunächst die Ausbildungsweise der Stengelglieder in Betracht. Verlängern sich sämtliche Stengelglieder nur wenig, so erhalten wir einen Stamm mit verkürzten Stengelgliedern, wie bei *Isoetes* und *Cyclamen*, oder einen verkürzten Zweig, z. B. den Nadelkranz von *Larix* (Fig. 92. b. p. 17). Verlängern sich dagegen nur die oberen, jüngeren Stengelglieder, so haben wir das Verhältniß der Zwiebelgewächse, deren

unterer Theil, die eigentliche Zwiebel, einer Brutknospe mit sehr verkürzten Stengelgliedern, die anstatt der Laubblätter, Knospenschuppen tragen, entspricht

Fig. 93.



(Fig. 93). Verlängern sich endlich sämtliche Stengelglieder mit Ausnahme derjenigen, welche wahre Knospenschuppen tragen, so entfaltet sich die Knospe zum schlanken Stamm oder Zweig, welcher an seiner Spitze, wenn selbige keine Blüthe trägt, wieder mit einer Stammknospe, d. h. mit einem freien Vegetationskegel endigt¹⁾.

Fig. 93. Die Zwiebel von *Gladiolus segetum*. A. Im Längenschnitt. *a* der Stammtheil, welcher im vergangenen Jahre die Zwiebel bildete, *b* die Zwiebel, welche zur Zeit einen Blüthenschaft (*c*) entsendet. *d* die Blätter, welche an der Basis der Zwiebel entspringen und deren Anschwellung bedecken. *x* die Basis der alten Zwiebel, aus der die Wurzeln entspringen. B die Zwiebel nach Entfernung der sie umhüllenden Blätter. *y* die Achselknospe, aus der sich die Zwiebel für das kommende Jahr entwickeln wird. *z* eine andere Achselknospe, die später von der Mutterpflanze getrennt, sich selbstständig als Brutzwiebel ausbildet, aber erst nach einigen Jahren zur Blüthe kommt. *d* ein Theil des Blattes, in deren Achsel die zuletzt genannte Knospe entstanden ist.

¹⁾ Zur Literatur der Knospen: BENJAMIN. Interpetiolare Knospenbildung. Bot. Ztg. 1852. p. 201. — A. BRAUN. Die Verjüngung in der Natur. Ders. Das Individuum der Pflanze, Abhandlung der Berliner Akademie 1853. — HARTIG. Adventivknospe der Lenticellen. Bot. Ztg. 1853. p. 513. — IRMISCH. Beiträge zur Biologie und Morphologie der Orchideen. Leipzig 1853. Ders. Hypocotyledonische Knospen. Bot. Ztg. 1857. p. 443, desgleichen viele schöne Beobachtungen in zahlreichen Aufsätzen in der bot. Ztg. in der Flora u. s. w. — J. MÜENTER. Eigenthümlichkeiten in der Vermehrung durch Knospen. Bot. Ztg. 1845. — SCHACHT. Ueber die Fortpflanzung der deutschen Orchideen durch Knospen. (Beiträge zur Anatomie und Physiologie. p. 115—147.) Entwicklungs-Geschichte der Blatt- und Blüthenknospe einiger Nadelhölzer und deren Ausbildung zum Zweig oder zur Blüthe. (Beiträge zur Anatomie und Physiologie. p. 182—206). Der Baum, die Stammknospe und die Wurzelknospe. p. 79—105. — SCHULTZ-SCHULTZENSTEIN. Die Anaphytose der Pflanzen. Berlin 1843. (Bot. Ztg. 1843 p. 667.) TREVIANUS, Hybernacula von Potamogeton u. Hydrocharis. Bot. Ztg. 1857. p. 697. — WYDLER. Die Knospenlage der Blätter in übersichtlicher Zusammenstellung. Berner Mittheilungen. November 1850. — WIGAND. Der Baum. Braunschweig 1854.

Der Stamm im Allgemeinen.

§. 41. Der Stamm wächst in der Regel dem Licht entgegen, während die Wurzel in der Erde ihre Nahrung sucht. Bei manchen Pflanzen ist ein Theil des Stammes unter und der andere über der Erde, so bildet die Kartoffelstaude ihre Knollen am unterirdischen Theil ihres Stammes, während der überirdische Theil Zweige mit Blättern trägt¹⁾. Wenn ein Stamm, wie bei vielen Pflanzen, in der Erde bleibt und aus Seitenknospen überirdische Zweige entsendet, so wird derselbe Wurzelstock (Rhizom) genannt. Ein solcher Stamm entspricht in seinem anatomischen Baue mehr einer Wurzel als einem frei in der Luft wachsenden Stamme. Seine Blätter bleiben in der Regel unentwickelt als Blattschuppen; sie sind das sicherste Zeichen für seine Stammbedeutung, da eine wahre Wurzel, niemals Blattanlagen, geschweige denn gar Blätter, besitzt. Ein kriechender Wurzelstock ist vielen Farnkräutern und insbesondere vielen monocotyledonen Pflanzen (Corallorrhiza, Goodyera, Iris, Acorus, Convallaria, Zingiber u. s. w.) eigen; er verzweigt sich häufig gleich dem überirdischen Stamm durch Achselknospen (Fig. 94).

Fig. 94.

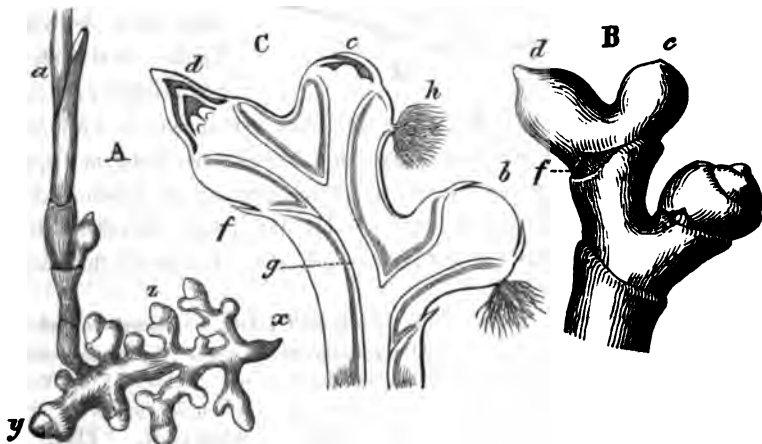


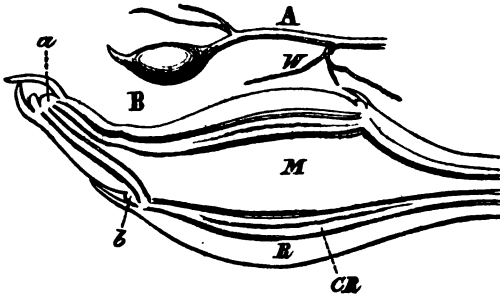
Fig. 94. Der Wurzelstock der *Corallorrhiza innata*. A. In natürlicher GröÙe. a der Blüthenschaft, aus einer Achselknospe entstanden. x das Wurzelende, welches sich nicht weiter ausbildet. y das Stammende, welches gleich den

¹⁾ Man vergleiche meinen Bericht über die Kartoffelpflanze und deren Krankheiten. Berlin 1856.

Wenn Zweige über der Erde oder im Wasser von einer Mutterpflanze ausgehen, und ihre Achsel- oder Endknospen sich bewurzeln und somit als neue mehr oder weniger selbstständige Pflanzen hervortreten, so werden sie Ausläufer (Stolones) genannt. Diese Art der Zweigbildung ist unserer Erdbeere (*Fragraria*) und dem *Stratiotes aloides*, desgleichen einigen rankenden *Dracaenen* eigen. Um die Mutterpflanze bilden sich auf solche Weise zahlreiche Tochterpflanzen, welche nur durch die genannten Ausläufer mit ihr verbunden sind und von derselben getrennt, ein durchaus selbstständiges Leben zu führen vermögen.

Die Knolle (Tuber) der Kartoffel (*Solanum tuberosum*) und des Topinambur (*Helianthus tuberosus*), desgleichen vieler anderer Pflanzen,

Fig. 95.



ist ein Stammgebilde; sie entsteht am unterirdischen Zweig der Kartoffel durch Anschwellung der letzten Stengelglieder desselben (Fig. 95). Ist mit dem Dickenwachstum der zur Knolle werdenden Stengelglieder gleich-

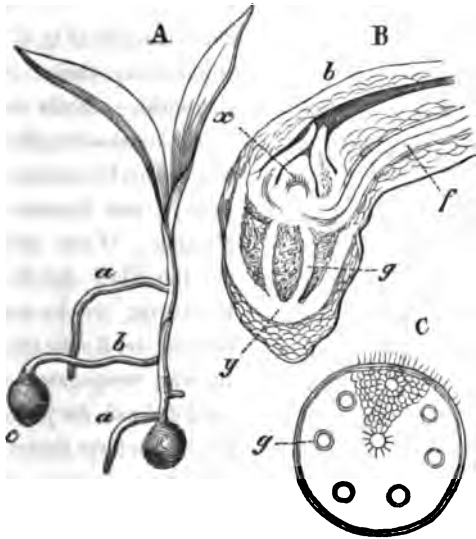
zeitig eine bedeutende Verlängerung derselben verbunden, so wird die Knolle langgestreckt, wie bei den langen Kartoffelsorten und dem Topinambur, bleiben dagegen die Stengelglieder kürzer, so gewinnt die Knolle eine mehr kugelige Gestalt; wie bei der runden Kartoffel. Die Zahl der Stengelglieder übt außerdem noch einen großen Einfluss auf

Seitentrieben (*z*) weiter treibt. *B*. Ein Seitentrieb 10fach vergrößert. *c* und *d* durch Theilung des Vegetationspunktes entstandene Knospen. *f* Ueberrest der schuppenförmigen Blätter. *C*. Längenschnitt durch einen Seitentrieb. *b* der Vegetationskegel vor der Theilung, *c* ein solcher sich in 3 Theile theilend, *d* ein anderer, welcher bereits durch Theilung 2 Knospen gebildet hat. *f* Blatt, *g* Gefäßbündel, *h* Wurzelhaare. (Vergrößerung 10 mal).

Fig. 95. *A*. Eine ganz junge Kartoffelknolle, *W* die aus der Achsel eines schuppenartigen Blattes hervortretenden Wurzeln des unterirdischen Zweiges. *B*. Ein vergrößerter Längsdurchschnitt durch die Mitte der jungen Knolle. *a* die Endknospe der Knolle. *b* eine Achselknospe. *CR* der Verdickungsring. *M* das Mark. *R* die Rinde. (Vergrößerung 6 mal.)

die Gestalt der Knolle. Die letzten Stengelglieder sind in allen Fällen sehr verkürzt. Bei der Kartoffel liegen in den sogenannten Augen der Knolle, welche den Achselknospen entsprechen, und wie diese regelmäßig gestellt sind, mehrere (in der Regel 3) Knospen, aus welchen sich im Frühjahr die sogenannten Keime (Triebe) entwickeln. — Aber auch die Wurzel kann knollenartige Anschwellungen bilden, z. B. bei der Dahlia, desgleichen bei *Convolvulus Batatas*, doch fehlen solchen Knollen natürlich, weil die Wurzel niemals Blätter erzeugt, jene Achsel-

Fig. 96.



knospen; dagegen treibt die Knolle der Batate aus Nebenknospen reichlich junge Zweige.

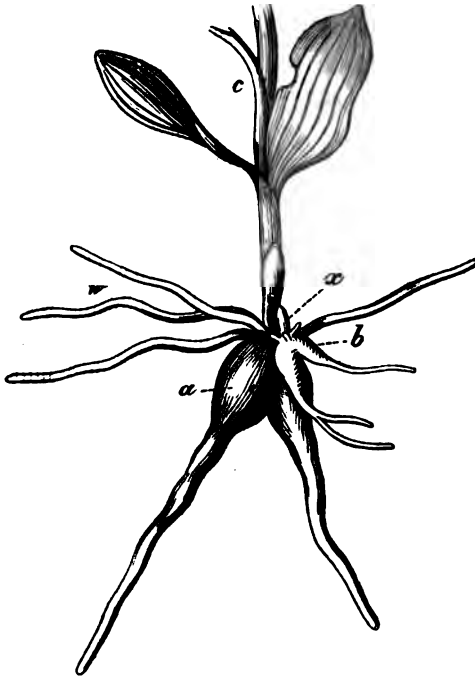
Die Knolle der Orchideen bildet sich aus einer Achselknospe, indem gleichzeitig unter derselben eine Wurzelknospe entsteht; beide bilden darauf mit einander einen kugelförmigen, eiförmigen, oder einen an seinem Wurzelende mehrfach getheilten Körper, der nach oben durch seine Stammknospe einem

Stamm, nach unten dagegen einer Wurzel entspricht, und so gewissermaßen dem Embryo dicotyledoner Pflanzen vergleichbar ist (Fig. 96). Die Orchideenknolle kann nicht als ein Wurzelgebilde allein betrachtet werden, da sie sich immer nur unter Mitwirkung der Stammknospe, aus welcher später der Blüthenschaft hervorzüchset, bildet und

Fig. 96. A. Eine wahrscheinlich einjährige Keimpflanze von *Herminium Monorchis*. *a* und *a* Nebenwurzeln, *b* eine andere Nebenwurzel, welche mit der Knolle (*c*) für das kommende Jahr endigt. B. die Knolle *c* im Längsdurchschnitt. *x* die Achselknospe, aus der sich später der Schaft entwickelt, *y* das Wurzelende der Knolle, *b* Theil der Nebenwurzel, die bei ihrer Bildung betheiligt war, *f* das Gefäßbündel derselben, *g* Gefäßbündel der Knolle. C. Querschnitt der Knolle *c*. Die Gefäßbündel (*g*) bilden hier einen Kreis, in dessen Mitte ein centrales Bündel liegt. (Vergrößerung 8 mal.)

auch in ihrem Bau der Wurzel nicht entspricht. — Die Gestalt der Orchisknolle wird zunächst durch die Ausbildungsweise des unteren Theils derselben bedingt; theilt sich nämlich derselbe, so erhalten wir

Fig. 97.



die handförmigen Gestalten, welche der *Orchis maculata* und *latifolia* eigen sind, oder wenn die Theile wurzelartig weiter auswachsen, die Formen, welche der *Habenaria* (Fig. 97) zukommen; theilt sie sich nicht, so bleibt die Knolle kugel- oder eiförmig, wie bei *Herminium*, *Ophrys* und *Himantoglossum*. Wenn sich der Basaltheil der Nebenwurzel, welche zur Bildung der Knolle thätig war, verlängert, so wird dadurch die junge Knolle von ihrer Mutterpflanze entfernt, wie dies namentlich für *Herminium*

(Fig. 96 A. c), und im geringeren Grade für die *Ophrys*-Arten der Fall ist. Nachdem die Mutterpflanze abgestorben, führt die junge Knolle ihr selbstständiges Leben¹⁾.

Die Scheinknollen tropischer Orchideen, desgleichen der *Malaxis*-Arten, sind dagegen nur Anschwellungen der unteren Stengelglieder eines Blüthenschaftes, sie haben nicht, wie die ächte Orchis-

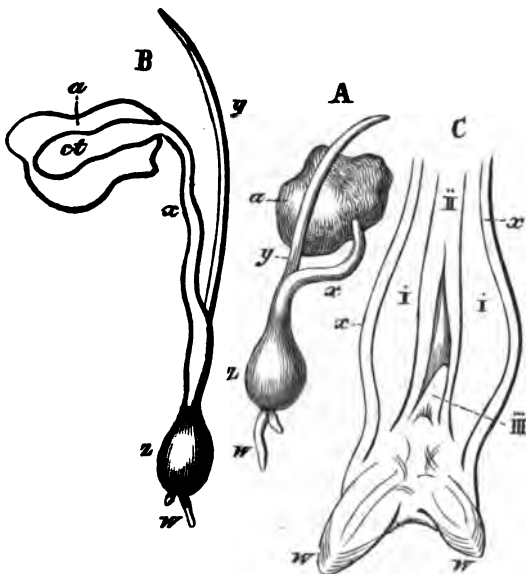
Fig. 97. Knollenbildung der *Habenaria viridis*. *a* die alte Knolle, welche den Blüthenschaft *c* getrieben hat, *b* die junge Knolle, für das kommende Jahr bestimmt, *x* die Stammknospe derselben, *w* die Nebenwurzeln, welche immer über der Orchisknolle entspringen.

¹⁾ Man vergleiche Irmisch Beiträge zur Biologie und Morphologie der Orchideen, desgleichen meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie, Abschnitt VIII. Ueber die Fortpflanzung der Orchideen durch Knospen.

knolle ein Wurzelende, trennen sich auch nicht von der Mutterpflanze, sondern bleiben, nachdem die Blüthe verwelkt ist, noch mit ihr verbunden; vertrocknen aber allmählig, indem die jüngeren Theile derselben Mutterpflanze, wie es scheint, eine Zeit lang von ihren Säften zehren.

Mit der Orchisknolle nahe verwandt ist die Zwiebel (bulbus), denn auch sie entsteht aus einer Achselknospe, aber ohne Zuthun einer Wurzelanlage (Wurzelknospe); sie hat deshalb kein Wurzelende. Die Blätter, welche ihr Vegetationskegel entwickelt, werden entweder häutig oder fleischig, sie bilden die sogenannten Schuppen der Zwiebel, welche den Deckschuppen der Knospe unserer Bäume entsprechen; die Stengelglieder bleiben wie dort verkürzt und der junge, bereits ganz oder zum Theil angelegte Trieb überwintert unter dem Schutz der Schuppen. Bei der festen Zwiebel, dem Bulbus solidus, welche nur wenig Blattorgane besitzt, wird die Anschwellung durch die verkürzten Stengelglieder des Stammes hervorgerufen

Fig. 98.



Gladiolus (Fig. 93. p. 20), Crocus, Colchicum). Bei der häutigen u. schuppigen Zwiebel (Bulbus tunicatus und squamosus) dagegen entsteht sie zum größten Theil od. allein durch die sehr zahlreichen häutigen oder fleischig angeschwollenen Schuppenblätter (Amaryllis Fig. 98). Die Zwie-

Fig. 98. Keimung der Amaryllis longifolia. A. Ein keimender Same. *a* der eiweißhaltige Same, *x* die Verlängerung des Samenlappens, *z* die junge Zwiebel, *y* die ersten Blätter derselben, *w* Nebenwurzeln. B eine ähnliche Keimpflanze, wo der Same durchschnitten ist. *a* das Sameneiweiß, *ct* der Samenlappen. C. Längsschnitt durch die junge Zwiebel (4 mal vergrößert). *x* der Scheidenthail des Samenlappens. I, II und III die 3 ersten Blätter, welche durch ihre Anschwellung die junge Zwiebel bilden, während solche beim Gladiolus (Fig. 93.) durch die Anschwellung des Stammtheiles entstanden ist.

bel kann sich nun sowohl in der Achsel des Schuppenblattes einer Mutterzwiebel, als auch in der Achsel eines Laubblattes (*Lilium bulbiferum*), desgleichen in der Achsel eines Blüthendeckblattes (*Furcroya gigantea*) bilden. Sie bleibt eine bestimmte Zeit mit der Mutterpflanze verbunden, trennt sich aber später entweder von derselben, oder wird dadurch, daß die Mutterzwiebel abstirbt (*Gladiolus*) selbstständig. Die Nebenwurzeln entspringen bei der Zwiebel immer an der Basis derselben, während sie bei der Orchisknolle aus dem Stengel, den die Knolle treibt, hervorgehen und somit über der letzteren erscheinen. Als Beispiele die Liliaceen und Melanthaceen, für welche Irmisch¹⁾ sehr gründliche Untersuchungen geliefert hat.

Wie bei derselben Pflanze die Ausbildungsweise der Knospe in Bezug auf die Ausdehnung der Stengelglieder verschieden sein kann, wodurch wir bei der Lerche bald schlanke Zweige und bald Nadelbüschel erhalten (Fig. 92. p. 17), welche aber beide, weil ihnen ihr Vegetationskegel verbleibt, weiter entwicklungsfähig sind, so erscheinen wiederum bei anderen Pflanzen Zweige, welche in ihrer Ausbildungsweise überhaupt von einander wesentlich abweichen. *Ruscus* und *Phyllanthus* können uns als Beispiele dienen. Beide haben schlanke, stielrunde Zweige, welche aus Achselknospen andere Zweige, von flächenartiger, blattähnlicher Gestalt entwickeln, die entweder an ihren Rändern (*Ruscus androgynus* und *Phyllanthus epiphyllanthus*) oder auf ihrer Fläche (*Ruscus hypophyllum*) wiederum Achselknospen erzeugen, welche zu Blüten werden²⁾. Diese flächenartigen Zweige, die ich Flachstengel nennen möchte, haben ihren Vegetationskegel, welcher unter sich in durchaus normaler Weise Blattanlagen, die Stützblätter für die bald nach ihnen erscheinenden Blütenknospen, bildet und darauf abstirbt, sie sprossen deshalb nicht weiter, während die stielrunden Zweige von *Phyllanthus* periodisch weiter wachsen. Bei *Ruscus* wird dagegen die Endknospe des schlanken Zweiges endlich selbst zu einem Flachstengel und mit seiner Ausbildung ist hier auch das weitere Wachstum des schlanken Zweiges begrenzt.

Noch andere Gewächse sind allein mit solchen Flachstengeln versehen, z. B. *Opuntia* und *Ripsalis*. Bei beiden Pflanzen sproßt ein Flachstengel aus dem anderen und zwar bei *R. Swartziana* in der Regel aus Nebenknospen, welche im Gewebe unter dem abgestorbenen Vege-

¹⁾ IRMISCH, in den Abhandl. d. naturwissenschaftl. Vereins für Sachsen. 1856.

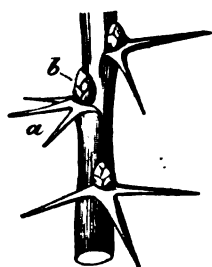
²⁾ Man vergleiche meinen Beitrag zur Entwicklungs- Geschichte flächenartiger Stammorgane. Flora. 1853.

tationskegel entstehen und oft gesellig auftreten, während der Rand aus Achselknospen Blüten entwickelt. Bei *Opuntia Ficus indica* dagegen entwickeln die Achselknospen sowohl neue Zweige als auch Blüten. Der Mittelnerv eines solchen Flachstengels der *Ripsalis*, von dem Seitennerven zu den Achselknospen verlaufen, ließe sich als Hauptstamm desselben deuten, er ist mit einem normal gebildeten Gefäßbündelkranz versehen, die Seitennerven würden alsdann Zweigen entsprechen, welche durch ein blattartiges Parenchym mit einander verbunden wären.

Alle Gewächse, welche Flachstengel besitzen, haben wenig entwickelte Blätter, die flächenartige Ausbreitung ihrer Zweige, deren Oberhaut an beiden Seiten mit Spaltöffnungen reichlich versehen ist (*Phyllanthus*, *Ruscus*, *Ripsalis*, *Opuntia*) ersetzt dieselben; erst in der Blüte kommen hier die Blätter zur vollen Ausbildung. Dasselbe gilt für alle *Cactus*-Arten (*Pereskia* ausgenommen), deren oftmals wunderbarlich geformter Stamm nur rudimentäre Blätter aber häufig schöne Blüten trägt, desgleichen für die sogenannten blattlosen *Euphorbiaceen*.

Die Ranken (*Cyrrhi*) und die Dornen (*Spinae*) sind zum Theil Zweige eigenthümlicher Art; in diesem Falle mit rudimentären Blättern versehen, stirbt ihr Vegetationskegel frühe ab. Die Ranken dienen als Haftorgane, sie schlingen sich um andere Gegenstände und sind deshalb im allgemeinen nur kletternden Pflanzen (*Vitis vinifera*, *Ampelopsis quinquefolia*) eigen. Die Dornen (*Spinae*) endlich erhalten, indem ihr Vegetationskegel verholzt, eine scharfe Spitze (bei vielen *Acacia*- und *Crataegus*-Arten). Sie unterscheiden sich vom Stachel, welcher ein Gebilde der Oberhaut ist (s. Bd. 1. S. 284) durch ihre Gefäßbündel-Verbindung mit dem Stamm oder Zweig, aus dem sie hervorgehen.

Fig. 99.



Doch nicht alle Ranken und Dornen sind Stammgebilde. Bei manchen Pflanzen endigt der Blattstiel als Ranke (*Bignonia venusta*, *Pisum sativum*), desgleichen sind die 3 Dornen, aus deren Achsel der Zweig der Stachelbeere hervorgeht (Fig. 99), Blattgebilde, sie entsprechen einem Hauptblatt mit 2 Nebenblättern und endlich kann sogar eine Nebenwurzel (bei *Thrinax*) sich zum Dorn ausbilden.

Fig. 99. a Die 3 Dornen bei der Stachelbeere (*Ribes grossularia*) welche aus einem Blatte und seinen beiden Nebenblättern entspringen, b die Achselknospe.

Die Wedel der Cycadeen und der Farrnkräuter werden von Einigen als Zweige, von anderen dagegen als zusammengesetzte Blätter gedeutet. Ich möchte sie lieber für Zweige mit begrenztem Wachsthum halten, denn dafs sie kein Stützblatt besitzen, mithin nicht aus Achselknospen entspringen, ist noch kein vollgültiger Beweis für ihre Blattnatur, weil einige Blütenknospen, z. B. die männlichen Blüten der Eiche und der Buche, gleichfalls eines Stützblattes entbehren. Bei *Guarea trichilioides*¹⁾ endlich, wo die sogenannten zusammengesetzten Blätter aus der Spitze ihres Blattstiels periodisch weiter sprossen, mufs ich auch solche als Zweige ansprechen, obschon sie keine Stützblätter besitzen und in ihrer Achsel eine Knospe entsteht, welche Zweige mit derartigen sogenannten zusammengesetzten Blättern bildet. Für mich sind hier nur Zweige verschiedener Art vorhanden, denn ein Pflanztheil, welcher einen Vegetationskegel besitzt und der durch selbigen periodisch weiter wächst, kann nach meiner Definition niemals als Blatt betrachtet werden, oder wir müßten den Unterschied von Blatt und Stamm ganz fallen lassen, weil uns alsdann kein einziges durchzuführendes Merkmal übrig bleibe. Schon die zusammengesetzten Blätter machen Schwierigkeiten, weil das Wachsthum ihres gemeinsamen Blattstieles häufig weit mehr einem Stamm als einem Blatte entspricht. Die Natur liebt einmal scharfe Grenzen nicht und doch können wir zur besseren Uebersicht einer Unterordnung nach bestimmten Begriffen nicht wohl entbehren.

Noch habe ich einer bisher nicht häufig beobachteten Vermehrungsart der Knospen zu gedenken, welcher jedoch, wie ich vermuthen darf, eine viel weitere Verbreitung zukommt; es ist die Theilung des Vegetationskegels selbst. Auf oder unter demselben erscheinen nämlich mehrere kleine Erhebungen, welche nicht zu Blättern, sondern zu neuen Knospen werden. Die Endknospen des Rhizoms von *Epipogon Gmelini* und *Corallorhiza innata* (Fig. 94. p. 21) theilen sich häufig auf diese Weise²⁾; die gabelförmige Theilung des Stengels der *Selaginella* erfolgt, wie schon *HOFMEISTER*³⁾ nachgewiesen hat, ebenfalls durch solche Theilungsknospen. Für die Wurzel habe ich denselben Vorgang bei den Luftwurzeln der Cycadeen und bei ähnlichen Wurzelanschwel-

¹⁾ Man vergleiche meinen Aufsatz: zur Entwicklungs-Geschichte der Blätter in meinen Beiträgen zur Anatomie und Physiologie der Gewächse. S. 23.

²⁾ Meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie der Gewächse. S. 122. Taf. VII.

³⁾ *HOFMEISTER*, Untersuchungen der höheren Kryptogamen.

lungen der *Alnus glutinosa*, desgleichen bei den eigenthümlichen, einem Hirschgeweihe ähnlich verzweigten, Luftwurzeln von *Laurus canariensis* beobachtet. Wo mehrere Blüten in der Achsel des Stützblattes auftreten, z. B. bei der Banane, bei *Manglesia* u. s. w. entstehen dieselben vielleicht ebenfalls aus Theilungsknospen.

Der Richtung nach kann man aufrechte, liegende, kletternde und hängende Stämme, mit vielen Zwischenformen, unterscheiden. Die beiden letzteren sind zunächst den Schlinggewächsen, deren schwacher Stamm sich selbst nicht hinreichend stützen kann, eigen; der Blüthenschaft der *Stanhopea*-Arten ist ebenfalls ein hängender Stamm. Man darf deshalb nicht sagen, daß jeder Stamm dem Licht entgegenstrebt.

Der Hauptstamm kann als solcher unbegrenzt weiter wachsen, wie bei vielen Nadelbäumen (*Abies pectinata*, *Picea vulgaris*), welche dadurch eine bedeutende Stammhöhe erreichen, er kann aber auch frühzeitig im Wachstum zurückbleiben und von den Seitenästen überholt werden, so daß sich eine kuppelförmige Krone bildet, wie bei der Pinie (*Pinus Pinea*) und bei unseren Obstbäumen. Oftmals kommt beides mit einander vor, z. B. bei der Buche, die mit der Tanne im dichten gemischten Bestand gezogen, fast die Tracht dieses Baumes annimmt, im freien Wuchs dagegen bei geringerem Höhenwachstum eine breitere Krone bildet. Manche Pflanzen verzweigen sich gar nicht, z. B. die meisten Palmen und die Cycadeen, sie tragen alsdann nur eine Blätterkrone und sprossen ununterbrochen oder periodisch aus der Endknospe ihres Stammes weiter; andere verzweigen sich sparsam und erst in einem gewissen Alter, z. B. der Drachenbaum (*Dracaena Draco*), welcher sich erst verzweigt, wenn seine Endknospe zum Blüthenstand geworden ist, so daß man aus der Zahl der aufeinanderfolgenden Gliederäste erfahren kann, wie oft ein solcher Baum geblüht hat.

Die Stellung der Aeste am Hauptstamm, desgleichen die Stellung der Zweige an den Aesten und die Richtung derselben bedingt zunächst den Habitus der Pflanzen. Die Tanne und noch mehr die *Araucaria excelsa* und *A. brasiliensis* tragen ihre Aeste und Zweige fast wagrecht, bei der Fichte hängen selbige herab und bei der Kiefer steigen sie empor. Doch ändert der Standort der Pflanze auch hier mancherlei. So hat der Baum des dicht geschlossenen Bestandes (*Pinus silvestris*, *Fagus silvatica*) vielfach eine andere Tracht als der frei-

stehende Baum derselben Art. Die canarische Kiefer des Gebirgswaldes ist kaum mit demselben einsam stehenden Baum der Niederung zu vergleichen. Im geschlossenen Bestand streben nämlich die Aeste und Zweige, nach Licht suchend, empor, im freien Stand dagegen bleibt das Längswachsthum zurück, die Zweige aber verbreiten sich nach allen Seiten über einen viel größeren Raum. Es ist deshalb nicht wohl möglich die Tracht einer Pflanze für alle Fälle vorher zu bestimmen, zumal da selbige außerdem zum Theil noch von mancherlei Zufälligkeiten des Standortes u. s. w. abhängig ist. So bildet die Mehrzahl der Bäume, die am Wasser stehen, nach der Seite des letzteren ihre Aeste und Zweige üppiger aus, dieselben werden länger und hängen in der Regel mehr herab als an der Landseite; selbst die Tanne senkt ihre Aeste und Zweige nach der Wasserseite. Am Saum eines enggeschlossenen Waldbestandes ist in gleicher Weise die freie Seite der Bäume mehr entwickelt, Aeste und Zweige steigen weniger empor als an der anderen Seite, wo sie das Licht von oben suchen müssen. u. s. w. Für die einjährigen Stammgewächse gilt dasselbe, denn auch hier ändern Standort und Ernährungsweise mancherlei, wie unsere krautartigen Culturpflanzen zur Genüge beweisen.

Die Knospe oder der Zweig, vom Mutterstamm getrennt, können, unter günstigen Verhältnissen, für sich eine neue selbstständige Pflanze

Fig. 100.

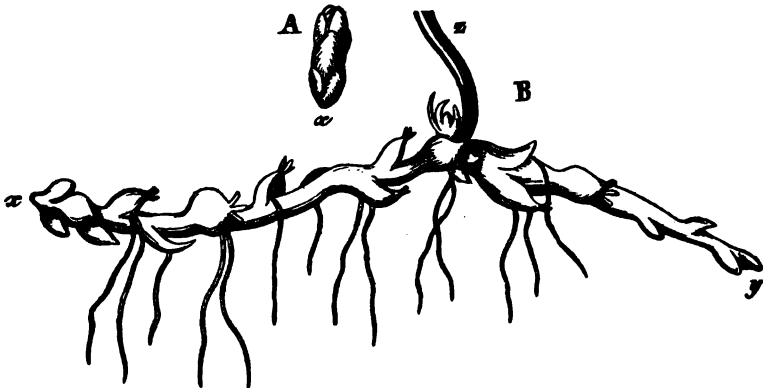


(ein Pflanzen-Individuum) erzeugen (Fig. 100 und 101). Mit der Pflanze verbunden ist der Zweig dagegen nicht als Individuum, vielmehr als Theil der Gesamtpflanze zu betrachten, denn er kann ohne diese nicht leben, weil sie erst für ihn die Verbindung mit dem Boden vermittelt. Die Brutknospe und der Steckling dagegen bilden für sich Wurzeln. Die Knospe und das Pfropfreis einer edelen Pflanze auf einen minder edelen Stamm gebracht, treten dagegen zu diesem in dasselbe Verhältniß, als dessen eigene Knospen und Zweige, sie erhalten von ihm Bodennahrung und ändern durch ihre Verbindung mit einem fremden Stamm mannichfach ihre Eigenschaften.

Fig. 100. Bildung einer Brutzwiebel bei *Gladiolus segetum*. *a* die einjährige Mutterzwiebel, *z* die Brutzwiebel, aus einer Achselknospe entstanden (man vergleiche Fig. 93 p. 20. *z*), *w* Nebenwurzeln.

Die Tangerine (*Citrus nobilis*), eine auf Madeira sehr geschätzte Orangenart, mit kleinen, an beiden Polen stark zusammengedrückten Früchten, bringt z. B., auf den Stamm der gemeinen Orange gepfropft, ungleich größere, aber weniger aromatische Früchte, als ihr ursprünglich eigen sind. Der Begriff des Einzelwesens setzt eine Selbstständigkeit voraus, deshalb kann die Knospe und der Zweig mit der Gesamtpflanze im Verband gedacht, nicht als Individuum gedeutet werden, wohl aber kann man die Knospe für sich betrachtet, desgleichen jede Zelle für sich gedacht, ein Individuum nennen; in ihrem Zusammenhange mit der Gesamtpflanze sind sie dagegen keine Einzelwesen, sondern nur Theile des Ganzen¹⁾.

Alle Blätter entstehen unmittelbar unter dem Vegetationskegel des Stammes (Fig. 88. p. 9) und sie empfangen gleichzeitig mit ihrer Bildung Fig. 101.



Gefäßbündelzweige vom Stamme. Auch die Knospen in der Achsel dieser Blätter erhalten ihre Gefäßbündel vom Stamm, doch nicht so unmittelbar als das Blatt, welches vor der Knospe entstanden, gewissermaßen eine directe Verlängerung des Gefäßbündels aus dem Stamm empfängt. Zur Bildung der Achselknospe entstehen dagegen,

Fig. 101. *Dentaria bulbifera*. A. Eine Brutknospe, in der Achsel eines Blattes entstanden. B. Der Wurzelstock aus einer solchen Brutknospe hervorgegangen. x die Basis derselben (vergleiche A. x) y die Endknospe, z der überirdische Trieb, aus einer Achselknospe des Wurzelstocks entstanden.

¹⁾ Schleiden, Grunzüge Aufl. II. Bd. II. p. 4. Doch sind die Ansichten über das Pflanzen-Individuum bei den Autoren sehr verschieden. Man vergleiche hierüber. A. BRAUN, Das Individuum der Pflanze. Abhandl. der B. Akademie. 1863.

wie zur Bildung der Nebenknospe, vom Cambium der Gefäßbündel des Stammes ausgehend, neue Gefäßbündelzweige, welche ins Innere der Knospe verlaufen. Der Gefäßbündelverlauf vom Stamm zu den Blättern ist deshalb, weil die Erzeugung neuer Blätter immer unter dem Vegetationskegel erfolgt, bei allen Stammpflanzen im Wesentlichen derselbe, es sind immer die letzten innersten Bündel des Stammes, welche zu dem jüngsten Blatte treten. Die Wachstumsweise des Stammes selbst, desgleichen die Fortbildungsart seiner Gefäßbündel bewirken erst die Verschiedenheiten, welche wir im Bau des Pflanzenstammes wahrnehmen und unterscheiden. Wir erhalten darnach:

1. Stämme, welche nur an ihrer Spitze fortwachsen, d. h., welche sich verlängern, ohne sich zu verdicken und deren Gefäßbündel, weil ein Wachsthum im Umkreis fehlt, sich nicht weiter verzweigen. Solche Pflanzen hat man Endsprosser (*Acramphibrya*) genannt. Alle Stammkryptogamen gehören hierher. Dieselben haben entweder ein einfaches centrales Gefäßbündel (diejenigen Laub- und Lebermoose, welche überhaupt ein solches besitzen, desgleichen *Selaginella* und die *Rhizocarpeen*), oder sie haben einen Gefäßbündelkranz (die *Equisetaceen*, die *Pterideen* und *Lycopodium*). Die seitliche Verzweigung der Gefäßbündel erfolgt hier einzig und allein zur Bildung neuer Organe, als Blätter, Zweige und Wurzeln, die einmal ausgebildeten Gefäßbündel im Stamm verändern sich dagegen nicht; sie vermehren sich nicht durch Verzweigung, wie bei den *Monocotyledonen* und sie wachsen auch nicht, gleich dem Holzring der *Dicotyledonen*, im Umfang, denn der Stamm verdickt sich hier nicht mehr. Selbst bei *Isoëtes*, dessen Stamm sich allerdings verdickt, verändert sich dennoch das centrale Gefäßbündel nicht. Durch den fortdauernd thätigen Verdickungsring wächst hier allein die nur aus Parenchym bestehende Rinde, das Gefäßbündel aber verzweigt sich nur, wenn sich unter der Stammspitze neue Blätter und am andern Ende neue Nebenwurzeln bilden.

2. Stämme, welche nicht allein an ihrer Spitze, sondern auch, wenigstens für eine Zeit lang, in ihrem Umkreis wachsen und bei welchen, so lange die Thätigkeit des Verdickungsringes fort dauert, eine Vermehrung der geschlossenen Gefäßbündel durch Theilung stattfindet. Hierher gehört der Stamm aller *Monocotyledonen*.

3. Stämme, welche an ihrer Spitze und in ihrem Umkreis wachsen und deren ungeschlossene Gefäßbündel durch Hülfe des Verdickungsringes nachwachsen. Solchen Stämmen allein ist ein geschlos-

sener Holzring und eine secundäre Rinde eigen; hierher gehören die Mehrzahl der Dicotyledonen.

Die Unterscheidung endogener und exogener Stämme durch **DRUFONTAINES**, welche für eine Zeit lang Geltung hatte, beruhte auf gänzlicher Unkenntniß der Wachstums-Verhältnisse des Stammes; man glaubte nämlich das Dickenwachsthum des monocotyledonen (endogenen) Stammes erfolge von Innen her, weil sich hier die zu den Blättern verlaufenden, geschlossenen Gefäßsbündel mit Leichtigkeit bis ins Innere des Stammes verfolgen lassen und weil die Gegenwart des Verdickungsringes hier nicht so auffällig als bei den Dicotyledonen ist, deren Stamm deshalb ein exogenes Wachsthum haben sollte. Nun verdickt sich aber, wie wir jetzt entschieden wissen, sowohl der dicotyledone, als auch der monocotyledone Stamm jederzeit im Umkreis der bereits vorhandenen Gefäßsbündel, und zwar, wie ich nachgewiesen habe, mit Hülfe des Verdickungsringes, auch lassen sich die Gefäßsbündel, welche zu den Blättern und Aehselknospen abgehen, bei allen Pflanzen und nicht bei den Monocotyledonen allein, bis ins Centrum des Stammes verfolgen, weil sie unter dem Vegetationskegel aus den letzten innersten Gefäßsbündeln der Stammspitze entstanden sind, und sich erst später an ihrer Außenseite neue Gefäßsbündelzweige (bei den Monocotyledonen) gebildet haben, während bei den Dicotyledonen, ein äußeres Wachsthum der ungeschlossenen Gefäßsbündel den Holzring erzeugt hat. Die Unterscheidung in Stämme mit exogenem und endogenem Wachsthum ist deshalb gänzlich zu verwerfen, indem das Dickenwachsthum aller Stämme ein äußeres, demnach ein exogenes ist. Aber auch die Unterscheidung in Umsprosser (Monocotyledonen) und in Endumsprosser (Dicotyledonen) ist streng genommen nicht richtig, weil die Gefäßsbündel der Monocotyledonen nicht allein in ihrem Umkreis, sondern auch an ihrer Spitze sprossen, d. h. sich durch Theilung vermehren und deshalb eigentlich End- und Umsprosser sind. Der einzige durchgreifende Unterschied ist in der Beschaffenheit der Gefäßsbündel, welche bei den Monocotyledonen geschlossen, bei den Dicotyledonen dagegen ungeschlossen sind und in deren Fortbildungsweise zu finden; aber selbst hierin ist eine scharfe Grenze zwischen beiden Pflanzengruppen nicht zu ziehen, weil es dicotyledone Stämme gibt, welche keinen wirklich geschlossenen Holzring bilden, vielmehr in ähnlicher, aber nicht vollkommen gleicher, Weise als bei

den Monocotyledonen ihre Gefäßbündel vermehren¹⁾ Die Bezeichnung kryptogamer Stämme als Endsprosser erscheint mir dagegen durchaus gerechtfertigt, als Endumsprosser dagegen würde ich sowohl die monocotyledonen als auch die dicotyledonen Gewächse bezeichnen müssen²⁾.

Der Stamm der Kryptogamen.

§. 42. Bei den Kryptogamen treten uns Stamm und Blatt zuerst bei den Laub- und Lebermoosen entgegen, dagegen fehlt diesen Pflanzen die Wurzel. Bei den laubigen Lebermoosen erscheint der Stengel (Stamm) flächenartig ausgebreitet, und oftmals (z. B. bei Metzgeria) verzweigt; er verhält sich entschieden als wirklicher Stamm, indem er an seiner Spitze wächst und in den meisten Fällen, vielleicht nur mit wenigen Ausnahmen (Anthoceros), in normaler Weise, d. h. unter seinem Vegetationskegel, Blätter entwickelt (Blasia, Diplolaena, Metzgeria, Pellia, Marchantia), ja durch Fossombroia in den cylindrischen, normal beblätterten Stengel der Jungermannien übergeht.

Der Stengel der Laub- und Lebermoose besteht zum größten Theil aus Parenchym, das meistens im Umkreise desselben verholzt ist, ja bisweilen die zierlichsten Poren besitzt (Cinclidium stygium). In der Regel verliert sich das verholzte Parenchym ganz allmählig in das zartwandige Parenchym der Mitte (bei Plagiochila asplenioides, Jungermannia albicans, Trichooolea Tomentella, Calypogeia Trichomanes, Frullania Tamarisci u. s. w.); man findet im Stengel der genannten Pflanzen kein centrales Bündel langgestreckter Zellen, dagegen erscheint ein solches bei Blasia, Pellia und Metzgeria, überhaupt bei denjenigen laubigen Lebermoosen, welche einen deutlichen Mittelnerf besitzen. Bei Diplolaena Lyellii, wo letzterer ebenfalls vorhanden ist, sind dessen Zellen zierlich gestreift. Einem centralen Zellenbündel ähnlicher Art begegnen wir bei einigen Laubmoosen (Cinclidium stygium, Minium Hornum, Polytrichum piliferum); schon Hedwig³⁾ hat

¹⁾ Die Cycadeen, Menispermeen, Chenopodiaceen, Convolvulaceen, Nyctagineen, Piperaceen, Nymphaeaceen u. s. w. desgleichen Hydnora. Man vergleiche Bd. I, p. 350.

²⁾ Man vergleiche UNGERs Anatomie und Physiologie der Pflanzen p. 225 - 246, woselbst die verschiedenen Formen der Gefäßbündelverzweigung im Stamme bildlich dargestellt sind.

³⁾ HEDWIG, Historia naturalis muscorum frondosorum p. 2. (Taf. I. Fig. 1.).

dasselbe gesehen. Ich stehe nicht an, es für das erste Auftreten des Gefäßbündels zu erklären und habe gezeigt, daß es vielen Gattungen der Lebermoose fehlt, daß es aber auch bei vielen vorhanden ist (vergl. Bd. I. p. 314). Der Stengel von Sphagnum ist durch einen ziemlich breiten Ring verholzter Zellen gewissermaßen in Mark und Rinde geschieden. Der Zellenkranz, aus welchem sich dieser Holzring entwickelt, entspricht dem Cambiumring der höher organisierten Pflanzen, seine Zellen stehen mit den Blättern unmittelbar in Verbindung, sie gehen nach Innen allmählig ins Parenchym des Markes über, ein centrales Bündel langgestreckter Zellen, wie bei Cinclidium, fehlt dagegen. Die Zellen der Rinde zeigen bei Sphagnum wirkliche Löcher und spirallige Verdickungen; bei Sphagnum cymbifolium ist der Holzring besonders schön entwickelt. — Der Stengel der Laub- und Lebermoose entsendet entweder an bestimmten Stellen oder in seinem ganzen Umkreis Wurzelhaare, welche Stamm und Blätter ernähren, dagegen fehlt die eigentliche Wurzel, denn selbst die scheinbare Wurzel des Haplomitrium ist nur ein blattloser Spross, ihm fehlt die Wurzelhaube¹⁾.

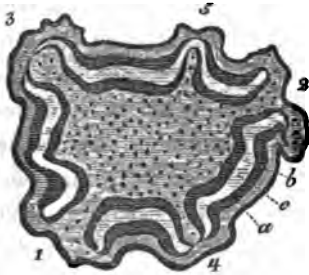
Die Knospen der Laub- und Lebermoose verhalten sich genau so als die Knospen höherer Gewächse; wenn der Vegetationskegel der Terminalknospe zur Frucht wird, wie es bei der weiblichen Fructification vieler Laub- und Lebermoose (Polytrichum, Mnium, Plagiochila u. s. w.) geschieht, so ist das Wachstum des Pflänzchens, falls es sich nicht durch Seitenknospen erhält, beendigt; wenn dagegen der Vegetationskegel der Endknospe nicht zur Bildung der Fructification beiträgt, so wächst dasselbe Stämmchen, auch ohne Seitenäste zu bilden, weiter; wir sehen deshalb aus den älteren Antheridienstämmen der Laub- und Lebermoose vielfach einen neuen Blatttrieb hervortreten (bei Polytrichum, Plagiochila asplenoides). — Der Stamm der Laub- und Lebermoose besitzt in der Regel ziemlich entwickelte Stengelglieder. Da bei vielen Laub- und Lebermoosen kein Cambiumring zugegen ist, so muß sich die Spitze ihres Stammes auf eine andere Weise, wahrscheinlich durch die ganze Masse des Parenchyms dieser Spitze, verdicken. (Vgl. Bd. I. p. 307).

Der Stamm der Farrnkräuter ist schon ungleich höher ausgebildet; ihm fehlen die Gefäßbündel niemals, sie sind in einen Kreis gestellt und lassen schon deshalb das Dasein eines Verdickungs-

¹⁾ HOFMEISTER, Berichte der Kön. Sächs. Gesellschaft der Wissenschaft. 1854. p. 97.

ringes vermuthen; derselbe findet sich auch wirklich unterhalb der Terminalknospe (*Struthiopteris germanica*). Dieser Cambiumring bleibt aber nicht, wie bei den Dicotyledonen oder wie bei *Dracaena* thätig, er wird vielmehr, sobald der neu entstandene Stammtheil seine normale Dicke erreicht hat, unthätig; der Stamm der Farn verdickt sich deshalb nicht mit seinem Alter, er wächst gleich dem Stamm der übrigen Kryptogamen nur an seiner Spitze. Bei einigen baumartigen Farn-

Fig. 102.



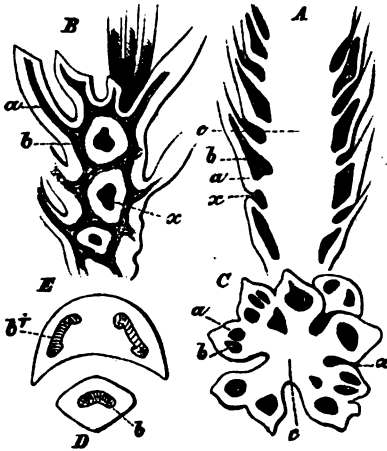
kräutern finden sich innerhalb des Hauptgefäßbündelkreises noch kleinere zerstreute Gefäßbündel (Fig. 102). Die Blattwedel treten ähnlich den Blättern der Phanerogamen als kleine zellige Erhebungen unter der Terminalknospe hervor, der Wedelstiel verlängert sich an seiner Spitze, und unter derselben entstehen neue Fiederblätter. Der junge Wedel ist wie eine Uhrfeder aufgerollt.

Die Stengelglieder (Internodien) der Farnkräuter sind häufig sehr unentwickelt, der Stamm bleibt in diesem Falle nur sehr kurz und wie bei unseren einheimischen Farn meistens unterhalb der Erde; wenn sich dagegen die Stammglieder mehr entwickeln und emporrichten, so erhebt er sich baumartig über die Erde (*Alsophila gigantea*, *Trichopteris excelsa* u. s. w.). Die Blattwedel werden periodisch abgeworfen, ihr Basaltheil bleibt häufig am Stamm zurück (*Struthiopteris*). Die Farnkräuter (*Asplenium*, *Aspidium*, *Scolopendrium*) keimen mit einer Pfahlwurzel; sowohl letztere als auch der Stamm selbst bilden späterhin Seiten- oder Nebenwurzeln. Der Stamm der baumartigen Farnkräuter entsendet außerdem zahlreiche Luftwurzeln, welche häufig dicht verschlungen den ersteren umgeben. — Die Gefäßbündel stehen innerhalb der ganzen Pflanze untereinander in directem Zusammenhang, sie theilen sich im Stamm und vereinigen sich wieder, Maschen bildend (Fig. 103); Zweige von ihnen verlaufen zu den Blättern. Bei *Cyathea ebenina* ist der ganze Stamm mit von Luftwurzeln

Fig. 102. Querschnitt eines tropischen Farnstammes. *a* u. *b* Schichten verholzter, sehr fester Zellen, welche das Gefäßbündel (*c*) umgeben. 1 bis 5 die Kissen oder Grundtheile der bereits abgeworfenen Wedel. 1 der höchste, jüngste Wedel, 5 der tiefste, älteste Wedel des gezeichneten Querschnitts. (Natürliche Gröfse.)

herrührenden Narben bedeckt; der untere Theil des, von mir untersuchten, abgestorbenen, Stammes war noch mit Wurzeln dicht umhüllt. Nach Entfernung der Rindenschicht erkannte ich den Ursprung der Luftwurzeln aus den äußeren, zum Blatte abgehenden Gefäßbündelzweigen, sie traten aus denselben in gleicher Weise hervor wie überhaupt Adventivwurzeln irgend einer Art in der unmittelbaren Nähe eines Gefäßbündels entstehen. Die Luftwurzeln des älteren Theils waren vielfach verzweigt. Die Narben der abgefallenen Wedel waren glatt, mit einem korkartigen Ueberzug bekleidet. Es scheint hiernach bei denjenigen Farnkräutern, welche ihre Wedel glatt abwerfen, ein ähnliches Verhältnis

Fig. 103.



als am wahren Blatte vorzukommen, wo ein Gelenk, und in demselben eine Schicht, welche durch Korkbildung das Abwerfen veranlaßt, vorhanden ist. Bei den Farnkräutern scheint die Wurzelbildung vorherrschend, dagegen das Vermögen Stammknospen zu erzeugen, sehr beschränkt zu sein, Axillarknospen sind, so viel ich weiß, niemals beobachtet worden; das stammartige Wachsthum der Wedel erklärt mir diese Abweichung. Die Terminalknospe des Stammes hat hier, wie mir scheint, allein den Werth der Hauptknospe, jeder Wedel aber entsteht, wenn man ihn als Stamm deuten will, aus einer Nebenknospe.

Der Stamm der Equisetaceen zeigt auf dem Querschnitt einen einfachen Gefäßbündelkranz, und unter der Terminalknospe einen deutlichen Cambiumring, der sich frühe verdickt und fortbildungs-

Der Stamm der Equisetaceen zeigt auf dem Querschnitt einen einfachen Gefäßbündelkranz, und unter der Terminalknospe einen deutlichen Cambiumring, der sich frühe verdickt und fortbildungs-

Fig. 103. Das Rhizom von *Struthiopteris germanica*. *A* im Längsschnitt, *a* die Rinde eines Wedels, *b* ein durchschnittenes Gefäßbündel, *c* das Innere (Mark) des Stammes, *x* die Vertiefung (die Achselhöhle) über der Basis eines Wedels. *B* ein Stamm, dessen Rinde sorgfältig entfernt ist, so daß das Gefäßbündelsystem frei liegt. (Die Bezeichnung hier und in den folgenden Figuren wie oben.) *C* ein Querschnitt durch den Stamm. *D* u. *E* Querschnitte durch den Wedel, *D* an der Basis, *E* höher aufwärts genommen. (2mal vergrößert.)

unfähig wird, aber dennoch in der Anordnung der den Gefäßbündelkreis umgrenzenden Zellen deutlich erkennbar ist. Im Stengel der Equisetaceen bilden sich an bestimmten Stellen durch Resorption Luftlücken; sogar innerhalb eines jeden Gefäßbündels entsteht eine Luftlücke. — Die schuppenartigen Blätter der Equisetaceen wachsen nach HOFMEISTER's¹⁾, sowie nach meinen Untersuchungen, an ihrer Basis. Der Stamm bildet keine Achselknospen, sondern nur Adventivknospen, welche unterhalb der Blattbasis im Rindenparenchym entstehen und später das Gewebe der Blattbasis durchbrechen. Die quirlförmig gestellten Zweige eines jeden Knotens entspringen deshalb nicht in der Achsel, sondern im Gewebe des Basaltheiles der Blätter. HOFMEISTER's Untersuchungen bestätigen alles, was ich hierüber vor Jahren beobachtet, aber nicht veröffentlicht habe, aufs vollkommenste. Der terminale Fruchtstand der Equisetaceen setzt dem Wachsthum des Stammes ein Ziel, derselbe stirbt, so weit er über der Erde befindlich ist, ab, wird aber durch Adventivknospen, welche sich in dem unter der Erde kriechenden Rhizom entwickeln, zum großen Leidwesen des Landmannes, erneuert. Diese Adventivknospen ruhen nach HOFMEISTER oftmals sehr lange, ehe sie zur Entfaltung kommen.

Der Stengel der Rhizocarpeen hat ein centrales, einfaches, aus Cambiumzellen und einigen Spiralgefäßen bestehendes, von einem Ring verholzter Zellen umschlossenes Gefäßbündel, welches von einer Rinde, in der ein Kreis großer Luftkanäle verläuft, umfaßt wird (*Salvinia* und *Pilularia*); von diesem Gefäßbündel tritt ein Zweig in jeden Wedel. Die Wedel der Rhizocarpeen besitzen eine dem Wedel der Farrnkräuter entsprechende Knospenlage, sie sind wie eine Uhrfeder aufgerollt (*Pilularia*), scheinen auch wie die Wedel der Farrn an ihrer Spitze zu wachsen.

Der Stengel der Lycopodiaceen besitzt entweder ein centrales Gefäßbündelsystem, oder einen Gefäßbündelkreis. Das centrale Gefäßbündel von *Selaginella* ist von einem sehr lockeren Parenchym umgeben, es liegt gewissermaßen in einer mit Luft erfüllten, von der Rinde gebildeten Röhre; bei *Isoetes* ist es dagegen von einem fortdauernd thätigen Verdickungsring, durch den sich die Rinde, aber keinesweges das Gefäßbündel fortbildet, umgrenzt. Das centrale Gefäßbündelsystem der Lycopodiaceen sendet Zweige in die Aeste, Blätter und Wurzeln.

¹⁾ HOFMEISTER, Keimung höherer Kryptogamen. Taf. XVIII. Fig. 3. — Taf. XIX. Fig. 14.

Bei Isoëtes kann über den directen Zusammenhang aller Gefäßbündelzweige mit dem centralen Gefäßbündelsysteme kein Zweifel bleiben. Der Stengel von Isoëtes¹⁾ besitzt wenig entwickelte Internodien, er wächst deshalb nur wenig in die Länge, breitet sich dagegen durch seinen fortdauernd thätigen Cambiumring seitlich und zwar vorzugsweise nach zwei Richtungen aus; daher die eigenthümliche Gestalt des verkürzten Stammes auf dem Querschnitt. Der Cambiumring ist hier nur nach seiner äußeren Seite thätig, er bildet fortwährend Rindenzellen, welche sich mit Stärkemehl füllen. Diese Rinde stirbt aber, während sie sich von Innen her erneuert, an der äußeren Seite wieder ab. Der Stengel von Lycopodium und Selaginella verdickt sich für eine Zeit lang unter seiner Spitze, aber späterhin nicht mehr; beide besitzen entwickelte Internodien, und ihr Stamm verlängert sich deshalb bedeutend. Der Stamm von Selaginella theilt sich oftmals gabelförmig, indem, wie HOFMEISTER²⁾ nachgewiesen, nebeneinander durch Theilung zwei Terminalknospen entstehen, was ich für Selaginella brasiliensis und stolonifera bestätigen kann.

Ueber den Bau der Charen, welche anatomisch und physiologisch den Uebergang von den Algen zu den Moosen vermitteln, haben wir durch A. BRAUN neuerlich viel Schönes erfahren³⁾. — Den Charen fehlt, wie den Algen, jegliche Spur eines Gefäßbündels. Die Gattung Nitella besteht aus großen Zellen, deren jede gewissermaßen ein Stengelglied bildet, bei der Gattung Chara dagegen wird diese große Zelle von einer Schicht kleinerer Zellen rindenartig bekleidet. Die Fortbildung des Charenstengels erfolgt unter seiner Spitze, man kann ihn deshalb, noch mehr aber den vielfach verzweigten Stengel der Corallina, welcher nur an seiner Spitze neue aus verkalkten Zellen bestehende Glieder bildet, als Stamm betrachten. Der Stamm der Corallina würde darnach einem Stamm entsprechen, welcher blattlose Internodien besitzt. Die Glieder sind durch nicht verkalkte Gelenke verbunden.

Der Stamm aller Kryptogamen, Isoëtes ausgenommen, verdickt sich nur eine Zeit lang, er wächst später nur an seiner Spitze;

1) v. MOHL, vermischte Schriften Taf. V. HOFMEISTER, Beitrag zur Kenntniss der Gefäß-Kryptogamen. Bericht der sächsischen Gesellschaft der Wissenschaften. 1852.

2) W. HOFMEISTER, die Keimung u. s. w. höherer Kryptogamen p. 116.

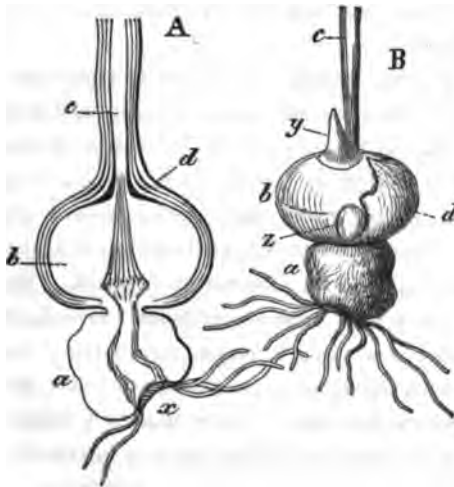
3) Bericht der Berliner Akademie 1852.

v. MOHL¹⁾ bezeichnet deshalb das kryptogame Wachsthum als vegetatio terminalis.

Der Stamm der Monocotyledonen.

§. 43. Der Stamm der Monocotyledonen verdickt sich nur in seltenen Fällen längere Zeit (bei *Dracaena*, *Pandanus*, *Yucca* und bei vielen Palmen), im Allgemeinen wächst er nur an seiner Spitze weiter. Da er sich vielfach nicht verzweigt und seine Terminalknospe häufig zur Blüthe wird, so hat der Hauptstamm oftmals nur eine sehr beschränkte Lebensdauer, dagegen bilden sich häufig Axillar- und Adventivknospen, welche die Pflanze erhalten (bei vielen Zwiebelgewächsen, bei den Orchideen u. s. w.) Die Blätter sind meistens an ihrer Basis stengelumfassend, sie folgen einander in einer bestimmten Stellung. Wenn die Internodien (die Stammtheile zwischen zwei auf einander folgenden

Fig. 104.



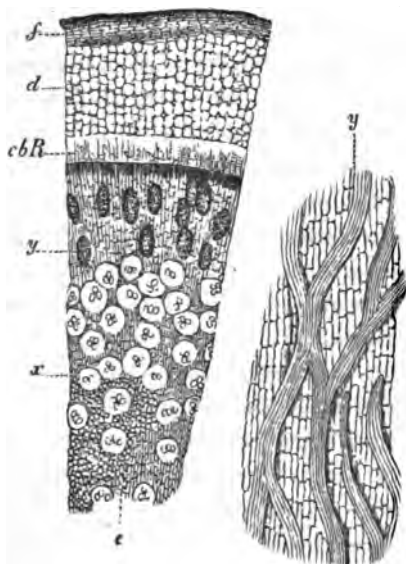
Blättern) sehr unentwickelt sind, so stehen die Blätter dicht über einander, der Stamm bleibt alsdann kurz und kann so, nach der einen oder anderen Weise (p. 25), eine Zwiebel bilden. Die Zwiebelgewächse aber geben ein schönes Beispiel sowohl für den Stamm mit verkürzten, als auch mit verlängerten Internodien; in der Zwiebel sehen wir den ersteren (Fig. 104);

Fig. 104. Die Zwiebel von *Gladiolus segetum*. A. Im Längenschnitt. a der Stammtheil, welcher im vergangenen Jahre die Zwiebel bildete, b die Zwiebel, welche zur Zeit einen Blüthenschaft (c) entsendet. d die Blätter,

¹⁾ v. MOHL, vermischte Schriften p. 118. Zur Literatur des kryptogamen Stammes: v. MOHL, über den Bau des Stammes der Baumfarn und über den Bau des Stammes der Isoëtes. Vermischte Schriften p. 108 u. 122. — C. CRAMER, über *Lycopodium Selago* und über *Equisetum arvense* und *E. silvaticum*. Pflanzenphysiologische Wahrnehmungen von CRAMER und NÄGELI. Heft 3. 1855. — W. HORNMEISTER, Vorl. Untersuchungen der Keimung, Entwicklung u. s. w. der höheren Kryptogamen. Abh. der sächs. Gesellschaft der Wissenschaften 1852.

der Blüthenschaft, welcher der Terminalknospe entsproßt, erhebt sich dagegen als Stamm mit verlängerten Stengelgliedern. Der Stamm der

Fig. 105.



meisten Palmen, der *Dracaena* u. s. w. besitzt mehr oder weniger entwickelte Internodien.

Der Stamm sämmtlicher Monocotyledonen zeigt, auf dem Querschnitt, zerstreute Gefäßbündel, d. h. Gefäßbündel, welche niemals zu einem vollständig geschlossenen, nur von den Markstrahlen regelmäßig durchbrochenen, Holzring vereinigt sind, sondern als mehr oder weniger unregelmäßig gestellte, von Parenchym rings umgebene Gruppen auftreten (Fig. 105). — Der Stamm aller Monocotyledonen zeigt zwar auf dem Querschnitt dicht unterhalb der Endknospe einen

Verdickungsring, derselbe wird aber, mit Ausnahme von *Dracaena*, *Pandanus*, *Yucca* und einigen Palmen, schon frühe unthätig. Je nachdem nun der Cambiumring unterhalb der Terminalknospe längere oder kürzere Zeit thätig bleibt, erreicht der Stammtheil einen größeren oder einen geringeren Umfang. Der Stamm einiger Palmen ist deshalb an seiner Basis ungleich stärker als in den später entstandenen Theilen (*Caryota urens*), während umgekehrt der Stamm anderer wieder

welche an der Basis der Zwiebel entspringen und deren Anschwellung bedecken. *x* die Basis der alten Zwiebel, aus der die Wurzeln entspringen. *B* die Zwiebel nach Entfernung der sie umhüllenden Blätter. *y* die Achselknospe, aus der sich die Zwiebel für das kommende Jahr entwickeln wird. *z* eine andere Achselknospe, die später, von der Mutterpflanze getrennt, sich selbstständig als Brutzwiebel ausbildet, aber erst nach einigen Jahren zur Blüthe kommt. *d* ein Theil des Blattes, in deren Achsel die zuletzt genannte Knospe entstanden ist.

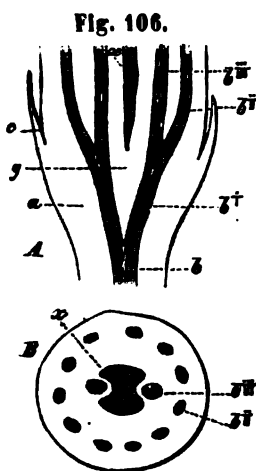
Fig. 105. Quer- und Tangential-Längsschnitt durch den Stamm von *Dracaena*; *f* die Korksicht, *d* Rindenparenchym, *cbR* Cambiumring, *y* Gefäßbündel, welche entstanden sind, nachdem das Längswachstum des Stammes aufgehört hatte, *x* früher entstandene Gefäßbündel. (20 mal vergrößert.)

oben stärker als unten ist. In der Regel bleibt bei den Palmen mit verkürzten Internodien der Cambiumring länger thätig; ihr Stamm wird kurz und dick. Man erkennt den verholzten Cambiumring in jedem älteren Stamme, sowohl durch die Anordnung seiner Zellen, als auch durch die Stellung der zerstreuten Gefäßbündel. Im Rhizom, sowie in der Wurzel, giebt sich der Verdickungsring durch die Anordnung seiner oftmals sehr zierlich verdickten Zellen besonders deutlich zu erkennen (*Smilax syphilitica*, *Iris chinensis*, *Phönix dactylifera*, *Cephalanthera*, *Dracaena*). Den außerhalb des Verdickungsringes befindlichen Theil des Stammes nenne ich auch bei den Monocotyledonen Rinde, den innerhalb desselben ursprünglich vorhandenen bezeichne ich als Mark. Innerhalb des Cambiumringes verlaufen die zerstreuten Gefäßbündel, welche unter der Stammknospe (*Plumula*) der Keimpflanze entspringen und die mit den Gefäßbündeln der Wurzeln in directer Verbindung stehen, nach aufwärts¹⁾. Wenn die Spitze des Stammes fortwächst, so verlängert sich auch mit ihr die Spitze sämtlicher Gefäßbündel. Unter dieser jugendlichen Spitze, sowie im thätigen Cambiumring, verzweigen sich nun die Gefäßbündel, deren Zahl sich im Stamm bei seinem Höhenwachsthum noch viel bedeutender vermehren würde, wenn nicht mit der Bildung jedes neuen Blattes unterhalb der Terminalknospe eine bestimmte Anzahl der Gefäßbündel des Stammes in dasselbe hinüberträte. Da nun die Theilung der Gefäßbündel unter der Endknospe, innerhalb oder wenigstens in der Nähe des noch nicht verholzten Cambiumringes erfolgt, nicht aber im eigentlichen Mark des Stammes stattfindet, so liegen die jüngsten, durch Theilung entstandenen, Gefäßbündelzweige immer näher dem Cambiumring und es entsteht der Bogen, welchen die Gefäßbündel der Monocotyledonen, vom Cambiumringe ausgehend, nach der Mitte und zurück zum Cambiumring und durch denselben beschreiben, um ins Blatt zu treten; wie dies ein durch Fäulniß macerirter Ast des Drachenbaums so deutlich zeigt.

In keinem Theil des Stammes der Monocotyledonen entstehen unabhängig neue Gefäßbündel, die letzteren vermehren sich überall nur durch Theilung (Verzweigung), sie stehen deshalb durch die ganze Pflanze mit einander in unmittelbarer Verbindung. *Epipogon*

¹⁾ Von einem wirklichen Verlauf der Gefäßbündel kann hier, wie überall, nicht die Rede sein, weil das Gefäßbündel nicht unabhängig wächst, sich vielmehr mit dem Theil, in welchem es liegt, fortentwickelt.

Gmelini (Fig. 106) liefert hierfür den vollständigsten Beweis und die Keimungsgeschichten der Palmen und Gramineen, sowie der Gefäßsbündelverlauf im Stamm von *Dracaena* bestätigen diese Thatsache.



Die Rinde der Monocotyledonen besteht in der Regel aus Parenchym, das bisweilen hie und da, oft regelmäßig, einen Kreis bildend, oder in Gruppen geordnet, verholzt ist; nach Außen bildet sich bei perennirenden Pflanzen, wenn die Epidermis absterbt, häufig eine Korksicht (bei vielen Palmen und besonders schön bei *Dracaena*); bei anderen Palmen und den Gramineen umschließt eine glasharte, an Silicaten reiche, Epidermis die Rinde. — Bei einigen Aroiden (*Caladium*) und bei den Palmen (*Phönix*, *Chamaedorea*, *Sabal*, *Rhaphis*) finden sich, innerhalb der Rinde, und zwar ziemlich regelmäßige Kreise bildend, zerstreute Bastbündel, die nur selten in ihrer Mitte Spuren eines Cambiums (*vasa propria*) besitzen; diese Bastbündel verdanken bei *Chamaedorea* den Gefäßsbündeln der Nebenwurzeln ihren Ursprung, sie treten sogleich in die Rinde und verlaufen in ihr, fast durchaus gerade, von unten nach oben, vermehren sich auch durch Theilung und vereinigen sich, wengleich seltener, zum Theil wieder an ihrer Spitze; dieselben treten später mit den Hauptbündeln, welche aus der Mitte des Stammes kommen, in die Blätter hinüber. Der Rinde von *Dracaena* fehlen diese Bündel. Die Rinde der Monocotyledonen ist überall durch die einfachere Anordnung ihrer Theile und durch das Fehlen der Markstrahlen von der dicotyledonen Rinde zu unterscheiden, denn ihr mangelt die secundäre Rinde, und die Bastbündel, welche bei einigen Monocotyledonen in derselben vorkommen, haben, wie wir gesehen, einen ganz anderen Ursprung als bei den Dicotyledonen. Im genannten Falle kann man ein inneres und ein peripherisches Gefäßsbündelsystem annehmen,

Fig. 106. *A* Längsschnitt, *B* Querschnitt durch den Blüthenschaf von *Epigogon* Gmelini. *a* die Rinde, *b*—*b'''* die Gefäßsbündel von der ersten bis zur zweiten Theilung, *c* ein schuppenförmiges Blatt, *z* das Innere des Schaftes, in welchem bereits durch Vertrocknen des Gewebes ein luftgefüllter Hohlraum (*x*) entstanden ist. (3mal vergrößert.)

beide aber stehen mit einander durch die Wurzel in unmittelbarer Verbindung. Bei *Dracaena* verholzt der Cambiumring niemals; der Stamm selbst verdickt sich deshalb, so lange er lebt, er bildet, gleich dem Stamm der Dicotyledonen, fortwährend neues Holz, aber, nur in sehr beschränktem Grade, neue Rinde. Die Gefäßbündel besitzen auch hier durchaus den Charakter der Monocotyledonen, jedes Bündel hat nämlich sein centrales Cambium. Der Verlauf und die Theilung der Gefäßbündel entspricht in den jüngsten Theilen des Stammes durchaus den Palmen (Bd. I. p. 326), das Parenchym, welches sie trennt, verholzt hier nur wenig. Die Gefäßbündel des Inneren älterer Stämme, welche diesem zuerst entstandenen Theile entsprechen, besitzen deshalb einen nur schwach entwickelten Holzkörper, dem eigentliche (getüpfelte) Holzzellen fehlen. Mit dem Aufhören des Längswachsthums eines Zweiges ändert sich aber die Anordnung und die Beschaffenheit der Gefäßbündel und des sie trennenden Parenchyms; dasselbe verholzt jetzt stärker und die Gefäßbündel, regelmäßiger geordnet, bilden von nun an sehr entwickelte, getüpfelte, Holzzellen, dagegen sind sämtliche Treppengefäße, welche bis dahin vorkamen, nunmehr verschwunden. Dieser später entstandene Theil bildet sogar einen ziemlich festen, die innere Partie (das Mark) umschließenden, Holzring. Die Stellung der Gefäßbündel zu einander und die Lage des sie trennenden Parenchyms erinnert jetzt täuschend an die Markstrahlen der Dicotyledonen, ein tangentialer Längsschnitt durch diesen Theil zeigt überdies den geschlungenen Verlauf seiner Gefäßbündel, die, bald sich unregelmäßig an einander legend, bald sich wieder trennend, genau dasselbe Bild gewähren, welches der tangentialer Längsschnitt eines dicotyledonen Stammes mit kurzen, breiten Markstrahlen, z. B. das Holz von *Acacia*, *Spartium* u. s. w. darstellt. Wir haben hier demnach im Stamm der *Dracaena* den directen Uebergang zur Holzbildung der Dicotyledonen und lernen bei ihr die wahre Bedeutung des Cambiumringes für die Verdickung des Stammes erkennen. Der Stamm der *Dracaena* besitzt nämlich ein ächt monocotyledones Holz mit zerstreuten und geschlossenen Gefäßbündeln, er verdickt aber dennoch fortwährend seinen Stamm; das geschlossene, d. h. nicht als Ganzes in dicotyledoner Weise nachwachsende, Gefäßbündel ist demnach nicht Schuld daran, daß sich der Stamm anderer Monocotyledonen nicht verdickt; denn die fortdauernde Thätigkeit des Verdickungsringes allein ist die Ursache der Verdickung. Während derselbe nämlich bei den Mono-

cotyledonen im Allgemeinen bald verholzt, begünstigt er, fortbildungsfähig bleibend, bei *Dracaena*, bei *Pandanus*, *Yucca* u. s. w. die Vermehrung der Gefäßbündel durch Theilung im Umkreis des Stammes, welche sonst nur unterhalb der Endknospe und an der Wurzelspitze, überhaupt da, wo ein in der Fortbildung begriffenes Gewebe vorhanden ist, stattfindet. Die Gefäßbündel der *Dracaena* verzweigen sich im Umkreis des Stammes durch den Cambiumring in doppelter, in radialer und in tangentialer, Richtung; je regelmäßiger nun diese Theilung erfolgt, um so regelmäßiger muß auch die Stellung der getrennten Gefäßbündel auf dem Querschnitt erscheinen, woraus sich das verschiedene Verhalten des von mir frisch untersuchten Stammes nach seinem Alter erklärt. — Die Gefäßbündel der *Dracaena* bilden auf dem tangentialen Längsschnitt, sich bald berührend und bald wieder von einander gehend, Schlingen, zwischen welchen Parenchym befindlich ist; die Holzbündel unserer Dicotyledonen bilden ebenfalls, wenn auch weniger in die Augen fallend, ähnliche Schlingen, zwischen welchen die Markstrahlen verlaufen. Die Schlingen der Gefäßbündel von *Dracaena* entstehen durch Theilung und Wiedervereinigung derselben; die secundären Markstrahlen des dicotyledonen Holzes verdanken der Theilung und Wiedervereinigung der Holzbündel gleichfalls ihren Ursprung. — Jedes Gefäßbündel von *Dracaena* enthält ein centrales Cambium, dasselbe dient aber nicht gleich dem Cambium des Cambiumringes weiter der Zellenvermehrung, es bleibt vielmehr wie es ist, schwach verdickt und unverholzt, mit klarem Saft erfüllt, es bildet auch keine assimilirte Stoffe, ist dagegen reich an Protein-Verbindungen (Zucker und Schwefelsäure färben dasselbe rosenroth), es dient sicherlich dem Saftstrom, der im Gefäßbündel aufwärts steigt, und, wie v. MOHL glaubt, in einem andern Theil desselben abwärts geht. Wir finden hier eine wenigstens wahrscheinliche Erklärung für die Bedeutung der monocotyledonen Gefäßbündel, welche durch UNGER's Versuch mit dem Saft der *Phytolacca decandra* kräftig unterstützt wird. UNGER begoß nämlich eine weiß-blühende Hyacinthenpflanze mehrere Tage mit dem genannten rothen Saft und sah denselben allgemach bis zur Blüthe hinaufsteigen. Nicht die Gefäße, sondern das Cambium, welches sie umgab, waren von diesem Saft

1) Bei *Dracaena Draco*, deren Stämme ich auf Madeira und Tenerife fleißig studirte, finde ich ganz dieselben hier für *Dracaena reflexa* beschriebenen anatomischen Verhältnisse. Das Holz ist weich und leicht, der alte Stamm wird darum oftmals, wie beim Riesenbaum von Orotava, hohl.

erfüllt. Wir lernen überdies durch die *Dracaena* die doppelte Bedeutung des dicotyledonen Cambiums; dasselbe ist nämlich Bildungsschicht und Weg des Saftstromes zugleich, während es im ausgebildeten Gefäßbündel der Monocotyledonen nur dem letzteren Zwecke dient. Fraglich bleibt es freilich hier, ob nicht die inneren Schichten des dicotyledonen Cambium vielleicht ausschließlich der Zellenvermehrung, das neu entstandene Holz und die neue Rinde aber vorzugsweise dem Saftstrom dienen, fraglich bleibt ferner, ob nicht der Cambiumring der *Dracaena* ebenfalls, wenngleich in etwas anderer Weise, beide Zwecke erfüllt. In den Cambiumring der *Dracaena* treten die Gefäßbündel hinein, er begünstigt ihr Wachsthum; er kann aber aus sich selbst keine neue Gefäßbündel erzeugen. Der Verdickungsring der Dicotyledonen und das Cambium ihrer Gefäßbündel dagegen fallen zusammen; deshalb bildet sich auch, während der Cambiumring als solcher fortwächst, nach der einen Seite der Holztheil, und nach der anderen der Basttheil des Gefäßbündels weiter. Das Gefäßbündel selbst wächst hier durch ihn in radialer Richtung, während dasselbe bei *Dracaena* und bei allen Monocotyledonen durch Hülfe des Verdickungsringes in radialer Richtung neue äußere Zweige bildet. Die seitliche Zweigbildung, durch welche bei den Dicotyledonen die secundären Markstrahlen entstehen, ist außerdem auch noch den Monocotyledonen eigen, denn ihre geschlossenen und dadurch in ihrer Selbstfortbildung beschränkten Gefäßbündel verzweigen sich nach zwei Richtungen, während das ungeschlossene Gefäßbündel dicotyledoner Pflanzen normal nur seitlich Zweige bildet.

Der Stamm der Monocotyledonen hat, weil seine geschlossenen Gefäßbündel nicht wie bei den Dicotyledonen in der Richtung des Radius nachwachsen, auch keinen von secundären Markstrahlen durchsetzten Holzring, und seine Rinde ist deshalb durchaus anders gebaut, indem in ihr niemals, wie bei den Dicotyledonen, die äußeren Theile (der Bast u. s. w.) der Gefäßbündel liegen. Auch das Mark der Monocotyledonen unterscheidet sich wesentlich von dem der Dicotyledonen, denn es ist nicht, wie bei den letzteren, von einer sogenannten Markscheide, dem Anfang der zum geschlossenen Holzringe vereinigten Gefäßbündel, scharf umgrenzt, sondern die Gefäßbündel liegen in ihm unordentlich zerstreut. Bei den Cycadeen ist zwar ein geschlossener Holzring vorhanden, aber dennoch erscheinen zerstreute kleinere Gefäßbündel im Inneren des Markes; die Cycadeen bilden somit auch

anatomisch den natürlichen Uebergang von den Monocotyledonen zu den Dicotyledonen. Leider fehlt mir die Entwicklungsgeschichte ihres Stammes, um den Ursprung der im Inneren des Markes zerstreuten Gefäßbündel nachweisen zu können. Da selbige jedoch sicher dem jüngsten Theil des Stammes angehören, so ist es sehr wahrscheinlich, daß ihre Bildung in die Zeitperiode, wo sich der Stamm noch verlängert, fällt, und daß der Holzring erst entsteht, wenn die Verlängerung aufhört, wie dies bei den Dracaenen wirklich der Fall ist. (Vergl. p. 44.)

Der Stamm vieler Monocotyledonen, insbesondere der Gräser, wird zwischen den Gelenken durch Austrocknen des saftigen Gewebes hohl; er wird dann von manchen Schriftstellern Halm (Culmus) genannt. Der Stamm des Zuckerrohrs dagegen wird niemals hohl, die zerstreuten Gefäßbündel desselben durchlaufen in gerader Richtung und ohne sich zu theilen seine Stengelglieder, in den Knoten aber theilen und durchkreuzen sie sich vielfach, um theilweise in das Blatt hinüber zu treten. Eine ähnliche Durchkreuzung erfolgt auch bei den Monocotyledonen mit hohlem Stamme in jedem Knoten, und selbst für dicotyledone Gewächse mit hohlem Stamme, als *Carica Papaya*, *Poinsettia pulcherrima* und *Kleinia nereifolia* scheint dasselbe zu gelten, denn auch bei ihnen ist das hohle Mark durch Scheidewände in so viel Kammern zertheilt als Blätter abgehen.

Die Knospe der Monocotyledonen ist entweder Endknospe oder Achselknospe; die letztere entwickelt sich bisweilen gar nicht oder sie verkümmert häufig. Die Bildung wirklicher Nebenknospen am Verdickungsring des Stammes ist mir dagegen für monocotyledone Pflanzen nicht bekannt.

Bei *Dracaena Draco* bleibt die Knospe in der Achsel aller Blätter rudimentär, verkümmert aber nicht, entwickelt sich vielmehr unter Umständen erst nach vielen Jahren und verzweigt alsdann den Stamm. Die Knospe der Monocotyledonen hat, da ihre jungen Blätter meistens stengelumfassend sind, sowohl auf dem Quer- als auch auf dem Längsschnitt einen von der dicotyledonen Knospe abweichenden Bau. Wenn die Blätter mit einander alterniren und in ihrer Achsel eine Knospe erscheint, so liegt dieselbe in der Mitte des Blattes (so bei *Saccharum*). Ein glücklich geführter Längsschnitt durch die Stammspitze trifft natürlich das stengelumfassende Blatt an zwei sich gegenüber liegenden Seiten, von der nur die eine, welche der Mittellinie des Blattes ent-

spricht, eine Achselknospe besitzt (bei *Saccharum*, *Dracaena* und bei *Goodyera*.) Dasselbe gilt aber auch für jede Stammspitze mit stengelumfassenden Blättern, wo ebenfalls das Blatt zweimal durchschnitten wird, während dasselbe bei Pflanzen mit halbstengelumfassenden Blättern nur einmal durchschnitten wird und daher, wenn jedes Blatt eine Knospe entwickelt, nicht wie dort an jeder Seite zwischen einem fertilen ein steriler Blatttheil erscheint.

Bei den Monocotyledonen ist ein Wurzelstock (*Rhizoma*) sehr verbreitet; viele Gräser, Irideen, Liliaceen und Orchideen werden durch ihn perennirend, auch die Banane pflanzt sich, wie jene, durch Achselknospen des Rhizomes fort. Eine höchst eigenthümliche Art des letzteren finden wir bei *Epipogum* und bei *Corallorhiza* (F.94 p. 21), wo er den Dienst der fehlenden Wurzel versieht. Der Wurzelstock beider Pflanzen wächst wie jeder Stamm nur an seiner Spitze weiter; er bildet unter seinem Vegetationskegel Blattanlagen, welche schuppenartig bleiben und in deren Achseln Knospen, die entweder das Rhizom verzweigen, oder sich als Blüthenschäfte ausbilden. Der nicht fortwachsende Theil des Wurzelstockes (x) entspricht dem Wurzelende der Orchisknolle. Die Knospen dieser Rhizome vermehren sich außerdem noch durch Theilung ihres Vegetationskegels. *Epipogum* bildet ferner durch sie lange Ausläufer, deren Achselknospen später frei werden und als Brutknospen eine neue Pflanze erzeugen können. Am Rhizom der *Cephalanthera*- und der *Epipactis*-Arten wird dagegen eine der untersten in der Erde liegenden Achselknospen des letzten Blüthenschafes zum Blüthenschaft des folgenden Jahres ¹⁾. — Die von mir untersuchten Rhizome entsprechen im Bau der Wurzel, denn die Gefäßsbündel sind nicht, wie im Stamm, durch Parenchym scharf getrennt, nur das Cambium jedes der hier vereinigten Gefäßsbündel ist gesondert. Im Rhizom von *Epipogum* ist gar nur ein aus cambiumartigen Zellen bestehendes centrales Gefäßsbündel vorhanden, und die Gefäße bilden sich erst, sobald sich eine Knospe als Blüthenschaft erhebt. Aus dem kreisförmigen Auftreten der nunmehr höher entwickelten Gefäßsbündel im Blüthenschaft darf man jedoch rückwärts auf den verschiedenen Werth der Theile schließen, wonach das scheinbar einfache centrale Gefäßsbündel im Rhizom des

¹⁾ Man vergleiche meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie der Gewächse VIII. Ueber die Fortpflanzung der deutschen Orchideen durch Knospen, desgleichen Lamsch, Beiträge zur Biologie der Orchideen.

Epipogum dennoch dem Gefäßbündelring im Rhizom der Corallorhiza und anderer Orchideen entsprechen würde, und dieser wieder als eine weniger entwickelte Modification der Gefäßbündel-Anordnung im überirdischen Stamm, wo die zerstreuten Bündel scharf getrennt sind, zu betrachten wäre¹⁾.

Der Stamm der Dicotyledonen.

§. 44. Der Stamm der Dicotyledonen verdickt sich während der ganzen Lebensdauer der Pflanze, weil hier der Cambiumring, solange dieselbe überhaupt fortwächst, thätig bleibt.

Stamm und Wurzel der Dicotyledonen sind bei normalem Wachsthum der Gefäßbündel mit einem Gefäßbündelkreis versehen, welcher ein centrales Mark umschließt. Dieser Gefäßbündelkreis ist wieder strahlenartig von primären Markstrahlen, welche die einzelnen primären Bündel trennen und von secundären Markstrahlen, welche durch Theilung dieser Bündel selbst entstanden sind, versehen. Der Cambiumring trennt hier außerdem den inneren Theil, den Holztheil, der nicht geschlossenen Gefäßbündel als Holzring von dem äußeren Theil, dem Basttheil, derselben, welcher von denselben Markstrahlen durchsetzt die secundäre Rinde bildet; beide Theile wachsen durch ihn in derselben Weise weiter. Das dicotyledone Gefäßbündel theilt sich deshalb im normalen Falle nicht wie das monocotyledone Bündel an seiner äußeren Seite, es bleibt vielmehr in dieser Richtung ein Ganzes, zerspaltet sich aber seitlich und zwar strahlenartig, wodurch die secundären Markstrahlen entstehen und jedes primäre Bündel auf dem Querschnitt die Gestalt zweier gleichschenkliger Dreiecke erhält, welche mit ihrer Basis gegeneinander im Verdickungsringe liegen, während die Spitze des inneren Dreiecks das Mark und die Spitze des äußeren Dreiecks die primäre Rinde berührt. Wenn der äußere Theil des Gefäßbündels, was selten der Fall ist, mit dem

¹⁾ Zur Literatur des monocotyledonen Stammes:

- H. v. MOHL, über den Bau des Palmenstammes und über den Mittelstock von *Tamus Elephantipes*. Vermischte Schriften p. 129 u. p. 186. — IRMISCH, Morphologische Mittheilungen über die Verzweigung einiger Monocotyledonen. Bot. Zeitung. 1855. Ders. Beiträge zur Biologie und Morphologie der Orchideen. Leipzig. 1853.
- H. KARSTEN. Die Vegetationsorgane der Palmen. Abhandlung der Berliner Academie. 1847.
- H. SCHACHT. Ueber die Fortpflanzung der deutschen Orchideen durch Knospen. Beiträge zur Anatomie und Physiologie p. 115.

inneren in gleichem Grade fortwächst, so sind beide Dreiecke einander gleich. Junge Zweige von *Tilia* (Fig. 106) und noch besser von *Cissus verrucosa* (Fig. 107) geben vortreffliche Beispiele; bei älteren Zweigen Fig. 106.

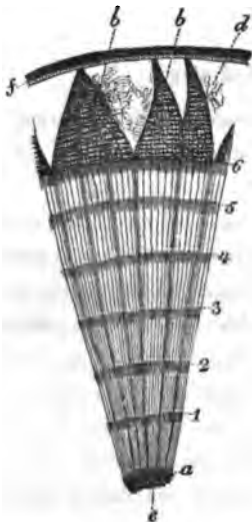
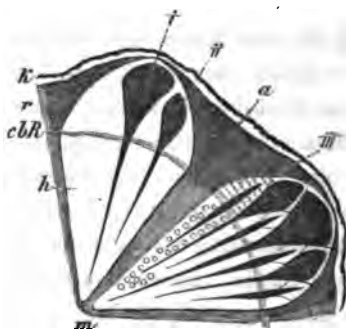


Fig. 107.



sind dagegen diese Verhältnisse weniger deutlich, weil nach der Pflanzenart früher oder später und mehr oder weniger, die älteren Rindentheile und mit ihnen die älteren Partien der Gefäßsbündel in der secundären Rinde abgeworfen werden.

Das centrale Mark der dicotyledonen Pflanzen besteht fast einzig und allein aus Parenchymzellen, nur bei einigen Milchsaft führenden Gewächsen sind auch im Innern desselben Milchsaftgefäße verbreitet

Fig. 106. Querschnitt durch den Zweig der Linde. *a* Markscheide. *b* Basttheil der Gefäßsbündel. *d* Nahrungsgewebe der Rinde. Bei 6 die Grenze zwischen Holz und Rinde (Cambiumring). *e* Mark. *f* ursprüngliche (primäre) Rinde. 1—6 Grenzen der Jahresringe (Vergrößerung 5 mal).

Fig. 107. Theil eines Querschnitts aus dem Rhizom (?) von *Cissus verrucosa* (der Nährpflanze von *Rafflesia Patma*). *a* ein primärer Markstrahl, *cbR* der Verdickungs- oder Cambiumring, *h* der Holzkörper des Gefäßsbündels, *k* die Korkschiebt der Rinde, *r* die secundäre Rinde, in welcher der äußere Theil der Gefäßsbündel liegt. *i* secundärer Markstrahl erster Ordnung, *ii* zweiter Ordnung, *iii* dritter Ordnung. — So lange der äußere Theil der Rinde nicht durch Borkenbildung abgeworfen wird, bleiben die ursprünglichen Gefäßsbündel, wie bei *Tilia*, auch in der Rinde erkennbar. (3 mal vergrößert.)

(Gomphocarpus). Bei den Euphorbiaceen, bei *Carica Papaya* und bei *Chelidonium* verbleiben dieselben nur im Umkreis des Markes, also in der Markscheide. Die Parenchymzellen des Markes sind in der Regel dünnwandig und porös (*Sambucus*), nicht selten aber auch in älteren Pflanzentheilen dickwandig und verholzt. Die Markzellen führen im jugendlichen Zustande in der Regel Stärkmehl oder andere assimilirte Stoffe, desgleichen Harze und bisweilen auch Krystalle. Durch späteres Vertrocknen des Markes zwischen je zwei Blättern erhalten viele dicotyledone Pflanzen, dem Grashalm ähnlich, hohle Stengel. (*Carica Papaya*, *Cecropia*, *Poinsettia*, desgleichen viele krautartige Gewächse, als *Chaerophyllum* u. s. w.). Bei *Euphorbia canariensis* zerspaltet das Mark in wagrechte papierähnliche Platten und bei *Kleinia nereifolia* bilden sich, wahrscheinlich auf ähnliche Weise, zahlreiche, durch wagrechte Scheidewände hervorgerufene, Kammern.

Die ersten Anfänge der Gefäßbündel, welche das centrale Mark umgeben und die immer Spiral- und Ringgefäße enthalten, selbst wenn die später nachgebildeten Theile desselben Bündels nur getüpfelte Gefäße besitzen, werden als Markscheide oder Markkrone (*Corona medullaris*) bezeichnet, sie enthalten bisweilen einige Bastzellen (*Nerium*, *Vinca*, *Rhizophora*, *Viscum*), ja in seltenen Fällen sogar ein zweites von verholzten Zellen umschlossenes Cambium (*Linum usitatissimum*, *Cocculus laurifolius* (Bd. I. Taf. V. Fig. 5)). Den nach Innen vom Cambiumring gelegenen Theil der Gefäßbündel nenne ich den Holztheil derselben, er bildet mit den Markstrahlen, welche ihn durchsetzen, den Holzring der Dicotyledonen. Den nach außen vom Verdickungsring gelegenen Theil derselben Gefäßbündel bezeichne ich dagegen als Basttheil, weil in ihm die Bastzellen liegen, er bildet mit den Markstrahlen, welche ihn durchsetzen, die secundäre Rinde. Primäre Rinde nenne ich denjenigen Theil der Rinde, welcher schon vor der Entstehung der Gefäßbündel im jungen Zweig vorhanden ist und der später die secundäre Rinde umschließt. Wirkliche, dem Gefäßbündel angehörige Bastzellen ¹⁾ finden sich in der primären Rinde

¹⁾ Als Bastzelle im engeren Sinne des Wortes bezeichne ich jetzt diejenigen langgestreckten Zellen des Basttheils der Gefäßbündel, welche an beiden Seiten spitz endigen, keine Gitter- oder Siebporen besitzen, dagegen mit einfachen, häufig schief gestellten Porenkanälen versehen sind und deren Wand in der Regel mehr oder weniger verdickt und gar häufig auch verholzt ist. Die sogenannten Milchsaftgefäße, welche immer im Gefäßbündel und zwar meistens im Basttheil desselben entstehen, rechne ich zu den Bastzellen im weiteren Sinne.

niemals, wohl aber enthält dieselbe bisweilen langgestreckte und verholzte Zellen, welche den verholzten Bastzellen ähnlich sind (bei Ephedra). Die primären Markstrahlen gehen vom Mark bis zur primären Rinde, die secundären Markstrahlen endigen dagegen an der einen Seite im Innern des Holzringes und an der anderen im Innern der secundären Rinde; je weiter dieselben im Holz nach innen, in der Rinde aber nach außen vordringen, um so älter und umgekehrt, je näher sie dem Cambiumringe entspringen, um so jünger sind dieselben.

Wie sich nun der Holzring durch den Verdickungsring fortbildet, so wächst auch durch ihn gleichfalls die secundäre Rinde, die jüngsten Theile beider berühren deshalb den Cambiumring. (Bd. 1. p. 340.)

Aber bei den meisten Pflanzen wächst die secundäre Rinde nicht in gleichem Grade wie der Holzring, dessen jährlicher Zuwachs in der Regel viel bedeutender ist. Ausserdem bleibt die primäre Rinde bei sehr vielen Pflanzen nur für kurze Zeit und wird darauf durch eine Korkbildung unter ihr als Borke (rhytidoma) abgeworfen. Bleibt sie dagegen, wie bei *Viscum* und bei *Ilex Aquifolium*, so vergrößern und vermehren sich auch ihre Zellen, so daß sie selbst dem Dickenwachsthum des Zweiges unter ihr zu folgen vermag. Dasselbe gilt für die äußeren Theile der secundären Rinde, welche entweder ebenfalls durch unter ihnen entstandene Korksichten als Borke abgeworfen werden, oder, indem sie lebendig bleiben, mit den jüngeren, unter ihnen gelegenen Schichten der Rinde fortwachsen. Jede Pflanze zeigt hier ihre besonderen Eigenthümlichkeiten, welche häufig sogar nach dem Alter des Stammes oder Zweiges Abweichungen erleiden. Das Zerreißen der äußeren Rinde unserer Bäume, die Gestalt dieser Rindenrisse und die Weise, in welcher die Borke abgeworfen wird, sind Folgen dieser Eigenthümlichkeiten, welche wir weiter oben näher betrachten werden.

Der nach innen vom Cambiumring gelegene Theil der Gefäßbündel oder der Holzring besteht aus Gefäßen und Holzzellen, oder bei Pflanzen mit unverholztem Stamm aus Gefäßen und langgestreckten Zellen, welche die Stelle der Holzzellen vertreten. Bei sehr vielen Pflanzen kommt in ihm ausserdem noch Holzparenchym vor (Bd. I. p. 241). Die Markstrahlen, welche diesen Theil durchsetzen, sind bei den Holzpflanzen meistens selbst verholzt (*Opuntia Ficus indica*, *Astragalus verus* und *Cycas* haben unverholzte Markstrahlen). Der Holzring der Coniferen und der Cycadeen besteht im Gegensatz zu allen übrigen Dicotyledonen nur aus Holzzellen und aus Markstrahlzellen, die Gefäße

im Holz treten erst bei *Ephedra* und *Gnetum* auf. An der Markscheide findet man aber auch bei den anderen Nadelhölzern enge Spiralgefäße, wie solche in den Gefäßbündeln der Blätter dieser Bäume vorkommen; es ist sogar nicht schwer die Uebergangsformen derselben in die später entstandenen, den eigentlichen Holzring bildenden Holzzellen der Nadelhölzer aufzufinden. Diese Wahrnehmung erinnert an *Dracaena*, wo im festen Holzring die Gefäße ebenfalls durch getüpfelte Holzzellen ersetzt werden (p. 44).

Der nach außen vom Verdickungsring gelegene Theil der Gefäßbündel, oder die secundäre Rinde, enthält die Bastzellen, welche bei manchen Pflanzen früher oder später verholzen. Diese eigentlichen Bastzellen können aber auch ganz fehlen und durch andere langgestreckte Zellen vertreten werden, ebenso können die Gefäßbündel zwar in der ersten Zeit wirkliche Bastzellen entwickeln, später aber deren Bildung einstellen, wie dies bei *Fagus* und *Betula*, desgleichen bei *Viscum* und bei *Cocculus* der Fall ist.

Außer den eigentlichen Bastzellen enthält der Basttheil des Gefäßbündels aber noch verschiedene andere, wie es scheint, wesentliche Zellenelemente, welche bisher noch wenig beachtet wurden, nämlich:

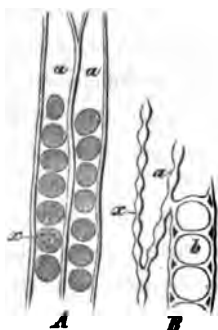
1. Die von HARTIG¹⁾ entdeckten Siebröhren, welche v. MOHL²⁾ Gitterzellen nennt. Dieselben kommen nach den Pflanzen in verschiedener Anordnung und von etwas verschiedenem Baue vor; sie bestehen aus langgestreckten, meistens sehr zartwandigen und niemals verholzten Zellen, die Längsreihen bildend an der Querwand sieb- oder gitterartig porös erscheinen, nicht selten aber auch auf der Längswand nach der Richtung der Markstrahlen ähnliche Siebporen zeigen (nach v. MOHL bei *Pyrus communis*). Diese Siebröhren liegen nun einzeln, gruppen- oder bänderweise, zwischen den übrigen zum Basttheil des Gefäßbündels gehörenden Zellen. Bei *Bignonia* trennen sie bänderartig die Reihen eigentlicher dickwandiger und verholzter Bastzellen; ähnlich bei *Tilia*. Bei den Abietineen erscheinen sie gleichfalls in Bändern; sie bilden hier denjenigen Theil der jungen secundären Rinde, welchen ich früher (Bd. 1. p. 251) als nicht verholzte Bastzellen (Bd. 1. Taf. II. Fig. 11) beschrieben habe. Bei den Taxineen

¹⁾ TH. HARTIG, Naturgeschichte der Holzgewächse. Ders. Ueber die Querscheidewände zwischen den einzelnen Gliedern der Siebröhren von *Cucurbita Pepo*. Bot. Zeitung 1854. p. 51.

²⁾ v. MOHL, Einige Andeutungen über den Bau des Bastes. Bot. Zeitung 1855. p. 873.

und Cupressineen liegt nach v. MOHL eine einfache Reihe solcher Siebröhren in der Mitte zwischen den gleichfalls einfachen Reihen verholzter Bastzellen, deren bänderartiges Auftreten die Rinde dieser Bäume charakterisirt. Bei den Abietineen und den Taxineen nun sind diese Siebröhren, deren Länge den Holzzellen zu entsprechen scheint, nach der Seite der Markstrahlen mit großen kreisförmigen Poren versehen, welche an die Tüpfel der Holzzellen erinnern, aber über ihre ganze Fläche noch mit zahlreichen sehr kleinen Poren übersät sind. Diese Siebporen (Bd. 1. p. 27) haben, obschon sie dem

Fig. 104.



Tüpfel der Holzzellen sehr ähnlich sind, keinen Tüpfelraum (Fig. 108). — Nur den Coniferen scheint diese Form der Siebporen eigenthümlich, bei den übrigen Dicotyledonen kehren dagegen für die Siebröhren andere Formen der Verdickung, welche an die Gefäße dieser Pflanzen erinnern, wieder; so sind bei schiefgestellter Querwand der Siebröhren leiterförmige Verdickungen sehr gewöhnlich. Die Fläche der sehr großen Poren ist alsdann noch, den so eben besprochenen Siebporen ähnlich, mit zahlreichen

sehr kleinen Poren sieb- oder netzartig übersät (bei *Bignonia*, *Pyrus*, *Tilia*). In der Cauto-Rinde¹⁾ (*Moquilea*?) kommen dieselben Siebröhren, aber wie es scheint, ohne die kleineren Poren vor; sie verkieseln hier gleich den übrigen Elementen dieser Rinde. HARTIG sowohl als v. MOHL glauben, daß diese Siebröhren oder Gitterzellen dem abwärtssteigenden Saftstrom in dem Gefäßbündel dienen, was mir ebenfalls sehr annehmbar erscheint. Ich möchte in ihnen mit HARTIG ein Analogon der Gefäßzellen für den Basttheil des Gefäßbündels erblicken, wofür nicht allein die Verdickungsweise ihrer Scheidewände, sondern auch die veränderte Art ihres Baues bei den Nadelhölzern, denen ja die eigentlichen Gefäße fehlen, reden möchten; doch ist die Kenntniß

Fig. 108. A Theil zweier Siebröhren von *Larix europaea* (a, a), welche durch Maceration isolirt wurden. x die Siebpore, welche, wie B, eine Partie des tangentialen Längsschnittes, zeigt, einer wirklichen Pore entspricht, indem sie keinen Tüpfelraum, dagegen auf der schon verdünnten kreisförmigen Fläche (x) noch zahlreiche sehr feine Poren besitzt. a Siebröhre. b Markstrahlzelle. (Vergrößerung 150mal.)

¹⁾ KATZEM, Westindische Fragmente, el Canto. Bot. Zeitung 1857. p. 281.

dieser Zellenart noch gar zu neu und die Untersuchung selbst zu schwierig, um schon gegenwärtig diese Frage entscheiden zu können. Wie alle Porenkanäle ohne wirkliche Löcher, immer noch durch eine zarte Membran von der benachbarten Zelle geschieden sind, so werden auch die kleinen Poren der Siebröhren nicht wirkliche Durchbrechungen sein; ist doch selbst die Querwand der Gefäßzellen, so lange diese dem Saftstrom dienen; mit einer sehr zarten Membran versehen und nicht durchbrochen, wie ich dies bei *Carica Papaya* nachgewiesen habe¹⁾. Die Siebröhren der meisten Pflanzen sind sehr zart auch ist ihre Wand so weich, daß sie sich nur schwierig durch Maceration isoliren lassen.

Aber auch die Milchsaftgefäße gehören in den meisten Fällen zum Basttheil der Gefäßbündel (*Chelidonium*, *Euphorbia*, *Lactuca*); bei *Carica Papaya* dagegen entstehen sie an der inneren Seite des Cambiumringes, also im Holztheil der Gefäßbündel. Dieselben sind aber durchaus kein nothwendiges Element der Gefäßbündel, denn die Mehrzahl der Gewächse kann ohne sie bestehen.

2. Bastparenchymzellen, welche als Tochterzellen in sehr langen, den eigentlichen Bastzellen oftmals an Länge gleichkommenden, Zellen des Gefäßbündels entstanden sind und die entweder zartwandig bleiben, oder sich später verdicken und verholzen. Ihr Inhalt ist häufig von dem der übrigen Rindenzellen durchaus verschieden, sie führen nicht selten Stärkmehl oder harzähnliche Stoffe und scheinen mir dem Holzparenchym des Holztheils der Gefäßbündel vergleichbar, weshalb ich sie Bastparenchym nennen möchte; zumal da ihre Anordnung zwischen den wirklichen Bastzellen und den Siebröhren dem Vorkommen des Holzparenchyms zwischen den Holzzellen und den Gefäßzellen sehr ähnlich ist. Wir würden demnach im Basttheil des dicotyledonen Gefäßbündels ähnliche Elemente als im Holztheil wiederfinden: den Gefäßen würden die Siebröhren, den Holzzellen die Bastzellen und dem Holzparenchym das Bastparenchym entsprechen. Bei den Nadelhölzern aber, denen die Gefäße fehlen, entsprechen die Siebröhren in ihrem Baue den eigenthümlichen Holzzellen dieser Pflanzen.

Die Markstrahlen, welche die jüngeren Schichten der secundären Rinde durchsetzen, sind, so viel mir bekannt ist, niemals verholzt, dagegen kommen in den älteren Rindenschichten derjenigen Bäume, welche

¹⁾ H. SCHACHT, Ueber die Milchsaftgefäße von *Carica Papaya* im Monatsbericht der Berliner Akademie vom 1856.

dieselben nicht abwerfen oder doch lange behalten, z. B. bei der Buche, sowohl in den zum Gefäßsbündel als auch in den zu den Markstrahlen gehörigen Theilen wesentliche Veränderungen vor, welche den ursprünglichen Bau der secundären Rinde oftmals verwischen. Verholzte Parenchymzellen, einzeln oder in Gruppen angeordnet, sind in diesen Fällen häufig (bei *Fagus*, *Carpinus*, *Betula*, *Alnus*, *Platanus*, *Acer*, *Aesculus*, *Viburnum* *Lantana*). Bei einigen Nadelhölzern, jedoch wie es scheint nur bei den Abietinen, wo in der Rinde die eigentlichen Bastzellen fehlen, bilden sich in den sie ersetzenden Langzellen mit Siebporen später neue Zellen, welche verholzen und die ich deshalb secundäre Bastzellen genannt habe; bei *Abies pectinata* sind die letzteren mehrfach und unregelmäßig verzweigt (Bd. 1. p. 262). Bei *Picea vulgaris* dagegen, wo ihre Bildung leichter zu verfolgen ist, entstehen deren viele über einander in einer jener langen Zellen, ihre Gestalt wird deshalb nahebei würfelförmig, während sich bei *Larix* einzeln sowohl verholzte lange Bastzellen als auch, und zwar an der Grenze der primären Rinde verzweigte und verholzte Zellen finden. Bei *Pinus silvestris* endlich, deren äußere Rindenschichten frühzeitig zur Borke werden, unterbleibt die Bildung dieser secundären Zellen gänzlich.

Bei normaler Fortbildung der Gefäßsbündel wächst nun der Holzring und die secundäre Rinde in der ursprünglichen Weise weiter; man erblickt alsdann niemals an der Innenseite des Verdickungsringes zerstreute Gefäßsbündel, wie sie der Querschnitt des monocotyledonen Stammes zeigt. Erfolgt dagegen die Fortbildung der Gefäßsbündel nicht oder nur periodisch in dieser Weise, so erhalten wir Formen, welche den Monocotyledonen mehr oder weniger ähnlich sind. So haben die *Nyctagineen* und *Hydnora* zerstreute Gefäßsbündel, die sich niemals zu einem geschlossenen Holzring vereinigen; jedes Bündel enthält hier in monocotyledoner Weise alle seine Elemente bei einander, während doch nach dem Typus der Dicotyledonen ihr Basttheil in der Rinde liegen müßte.

Bei *Cycas* finden wir wieder zerstreute Gefäßsbündel im Mark, ihnen folgt ein geschlossener Holzring mit normalen Markstrahlen, der sich jahrelang in dicotyledoner Weise fortbildet, dann aber plötzlich einen zweiten durch Rindenparenchym von ihm getrennten Holzring erzeugt, der darauf wieder einige Jahre normal fortwächst, und alsdann einen dritten Holzring u. s. w. bildet. Die Menispermien zeigen das abwechselnd normale und abnorme Wachsthum noch schöner.

Cocculus palmatus kann als Beispiel dienen; auch hier dauert jede Periode mehrere Jahre und mit der Bildung eines neuen Holzringes um den bereits vorhandenen vermehrt sich in der Regel auch die Zahl der einzelnen Gefäßsbündel um das Doppelte (Fig. 109 u. Fig. 110).

Fig. 109.

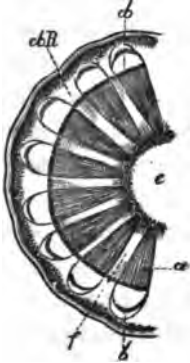
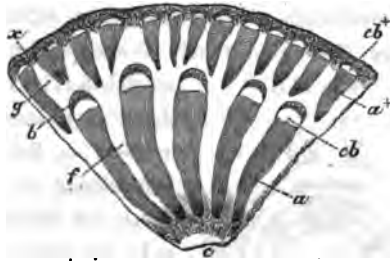


Fig. 110.



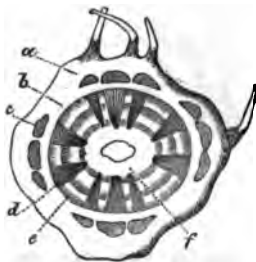
Jedes Bündel des vorhergehenden Holzringes sendet hier also zwei Zweige in radialer Richtung ab, welche den neuen Holzring bilden. Für die Wurzel der Beta und für den Stamm der *Phytolacca dioica* gilt dasselbe, nur daß bei beiden in einem Jahre zahlreiche Gefäßsbündelringe um einander entstehen. Sogar die scheinbar so unregelmäßigen Holzbildungen der Bauhinien lassen sich hier unterordnen. Jederzeit ist der äußere Kreis von demjenigen, welchen er umfaßt, abhängig, er ist durch Gefäßsbündelzweige, die von letzterem in radialer Richtung ausgingen, entstanden. Diese Zweige bilden sich darauf eine zeitlang in dicotyledoner Weise weiter, bis sie selbst wieder nach Art der Monocotyledonen in der Richtung des Radius neue Zweige aussenden, welche ihrerseits zu einem neuen Holzring werden u. s. w.

Fig. 109. Theil eines Querschnittes durch einen jungen Zweig von *Cocculus laurifolius*; *a* Holzkörper der Gefäßsbündel, *b* Basttheil derselben, *cb* Cambium des Gefäßsbündels, *cbR* Verdickungsring, *e* Mark, *f* ursprünglicher (primärer) Markstrahl. (25 mal vergrößert.)

Fig. 110. Partie aus dem Querschnitt durch einen mehrjährigen Stamm von *Cocculus laurifolius*. *a* die Holzbündel erster Ordnung, deren Cambium (*cb*) von einer Bastgruppe in Form eines Halbrings (*b*) umgrenzt wird. *a*⁺ die Holzbündel zweiter Ordnung, deren Cambium (*cb*⁺), wie alle nunmehr folgenden Holzbündel, keine Bastzellen erzeugt hat. *c* das Mark, *f* ein primärer Markstrahl, *g* ein Markstrahl zwischen den Holzbündeln zweiter Ordnung, *x* die Rinde. (Vergrößerung 5 mal.)

Hatten wir vorher bei den Nyctagineen und bei *Hydnora dicotyledone* Pflanzen mit monocotyledoner Gefäßsbündel-Ausbildung vor uns, so zeigen uns die so eben erwähnten Fälle dicotyledone Gewächse, welchen abwechselnd bald die eine, bald die andere Fortbildungsweise eigen ist. Periodische Veränderungen in der Lebensweise des Verdickungsringes könnten vielleicht, wie das Beispiel von *Urtica* zeigt, wo derselbe periodisch abwechselnd seine eigenen Zellen verholzt, so daß primäre Markstrahlen mit abwechselnden Bändern verholzter Zellen

Fig. 111.



entstehen (Fig. 111), als die nächste Ursache dieser interessanten Erscheinungen gedeutet werden. — Bei den Pflanzen mit abnormer Holzbildung ist die Fortbildung der Rinde durch den Verdickungsring sehr beschränkt; so hat bei den von mir untersuchten *Menispermeeen* nur der innerste Kreis der Gefäßsbündel in seiner Rinde verholzte Bastzellen entwickelt.

Fig. 112.



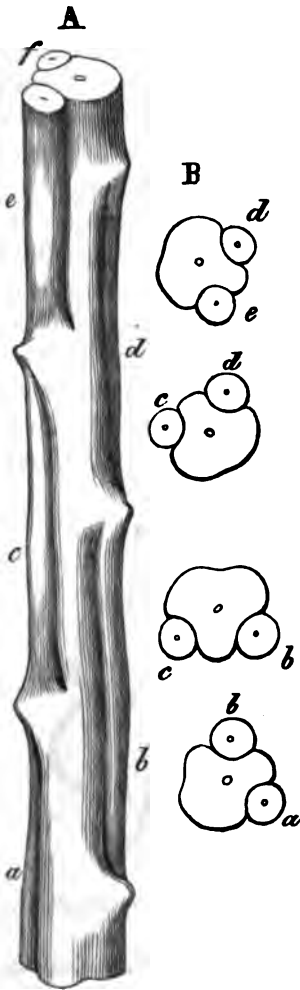
Ein dritter Fall, wo ein centraler Holzring mit normaler Bildung von mehreren kleineren Holzringen umgeben ist, welche mit demselben durch eine gemeinsame Rinde verbunden sind, findet sich bei *Paullinia* und *Serjania* (Fig. 112). Die äußeren Holzringe entstehen hier aus Seitenknospen des centralen Holzringes, sie bilden Zweige, welche für eine Zeit lang mit dem inneren Hauptstamm nahebei parallel fortwachsen und mit ihm durch eine gemeinsame Rinde verbunden bleiben, dann aber später entweder als selbstständige Zweige hervortreten oder sich wieder mit dem inneren Hauptstamm vereinen, wie ein etwa 3 Fuß

Fig. 111. Querschnitt durch den unteren Theil eines Stengels von *Urtica dioica*. *a* die Rinde, *b* der Cambiumring (Verdickungsring), *c* der Basttheil eines Gefäßsbündels, *d* der Holztheil eines anderen Gefäßsbündels, *e* das abwechselnd aus Bändern verholzter und nicht verholzter Parenchymzellen bestehende Gewebe, welches der Verdickungsring direct gebildet hat und das dem Markstrahl entspricht; *f* das Mark, dessen Mitte bereits durch Austrocknen seiner Zellen hohl geworden ist. (10mal vergrößert.)

Fig. 112. Querschnitt durch einen Zweig von *Paullinia*. *a* der centrale Stammtheil, welchen sieben Seitenzweige umgeben, die mit dem Hauptstamm *a* durch Rindenparenchym (*r*) verbunden sind; wo zwischen *h* und *b* ein freier Raum vorhanden, ist ein solcher Seitenzweig für sich als Zweig frei geworden. (Natürliche GröÙe.)

langer durch Maceration von seiner Rinde entblößter Ast einer *Serjania*, den ich der Güte des Herrn H. Caëza verdanke, beweist. Jeder

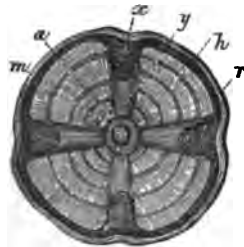
Fig. 113.



seitliche Zweig scheint hier aus einer Achselknospe entsprungen zu sein, derselbe überspringt ein Stengelglied und kehrt beim folgenden zum innern Hauptstamm zurück (Fig. 113). Endlich erscheint noch überdies nach Caëza¹⁾ bei einer anderen *Serjania* ein periodisch unregelmäßiges Wachstum, wie bei *Cocculus*, wodurch scheinbar noch mehr Unregelmäßigkeiten in der Vertheilung der Gefäßbündel auftreten.

Die oftmals höchst zierlichen Formen des Holzkörpers älterer Bignonienstämme (Fig. 114 u. 115) endlich sind nicht,

Fig. 114.



wie ich es Bd. I. p. 343 irrthümlich angegeben, Zerklüftungen des Holzkörpers durch secundäre Markstrahlen, sondern eigenthümliche Rindenbildungen, welche in diesem Falle, den Markstrahlen ähnlich, den Holzkörper durchsetzen und mit allen Elementen einer secundären

Fig. 113. A Ast einer *Serjania* im verkleinerten Mafstabe. *a*, *b*, *c*, *d*, *e*, *f*, die seitlich von der Hauptachse frei werdenden und wieder, nach Ueberspringung eines Stengelgliedes, zu ihr zurückkehrenden Nebenachsen. B 4 idelle Querschnitte, aus der Mitte des betreffenden Stengelgliedes genommen, woraus man

¹⁾ Caëza, Bot. Zeitung 1851. Taf. VIII. Fig. 13—20.

Rinde versehen, auch überdies noch selbst von schmalen Markstrahlen durchzogen sind. Viel unregelmäßigere Formen zeigen die Stämme der Bauhinien¹⁾, desgleichen der sich windende Stamm von *Ipomaea tuberosa*, wo die Vertheilung der Holzbündel den Bauhinien sehr ähnlich ist; Markstrahlen durchsetzen auch hier das Rindengewebe, in dem diese Holzbündel mit mehr oder weniger Ordnung vertheilt sind. Bei den Menispermeeen dagegen läßt sich das die einzelnen Holzkreise trennende Gewebe nicht wohl als secundäre Rinde betrachten, denn jedes einzelne Holzbündel hat hier und bei *Beta* seinen ihm eigenthümlichen Basttheil, es liegt dagegen wie die monocotyledonen Gefäßbündel in einem Parenchym ohne Markstrahlen und ohne Bastzellen. — Ein Zurückbleiben in der Holzbildung an bestimmten Stellen ohne vermehrte Rindenbildung veranlaßt die oft höchst eigenthümlichen Stammformen tropischer Gewächse, z. B. *Caulotretus* und *Heritiera Fomes* mit plattgedrücktem Stamm (Bd. 1. p. 344) oder *Cassia quinquangularis* mit tiefen Einschnitten zwischen starken Vorsprüngen (Fig. 116). Die kantigen Stämme der blattlosen Euphorbien

Fig. 115.

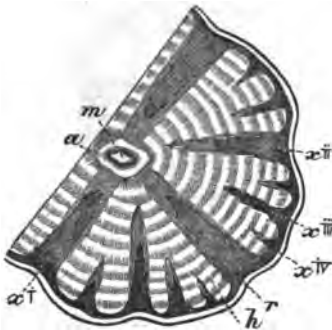
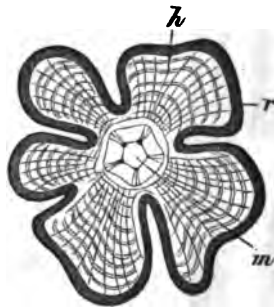


Fig. 116.



ersieht, daß hier immer 2 Nebenachsen frei sind. Das Freiwerden derselben erfolgt nach einer links gewundenen Spirale.

Fig. 114. Querschnitt durch den Stamm einer nicht sicher bestimmten *Bignonia*. *m* das centrale Mark, *a* der innerste Theil des Holzringes, *h* Holzkörper mit scheinbaren Jahresringen, *y* ein vom allgemeinen Holzkörper im Bau und Anordnung seiner Theile nur wenig abweichendes Holzgewebe, *x* ächtes Rindengewebe, der nur schmalen Rinde *r* in allen seinen Theilen entsprechend.

Fig. 115. Querschnitt durch den Stamm einer anderen *Bignonia*. *m* das Mark, *a* Aeltester Holzring, *h* Holzkörper, *r* Rinde, *x*₁ erste Zerklüftung des

¹⁾ SCHLEIDEN, Grundzüge. Ausgabe II. Bd. II. p. 159. Fig. 151.

und der *Cereus*-Arten haben dagegen, soweit ich Gelegenheit hatte sie zu untersuchen, ein normales Wachstum; schon bei der keimenden Pflanze ist hier der Stamm kantig¹⁾.

Bei den mehrjährigen Gewächsen unserer Zone, ja, wie es scheint, bei allen Pflanzen, welche periodisch ruhen, zeigt der Holzring des Stammes und der Wurzel mehr oder weniger markirte Wachstumsgrenzen, welche wir Jahresringe²⁾ nennen, weil jede Wachstumsperiode in unseren Breiten der wärmeren Zeit eines Jahres entspricht, worauf alsdann für die kälteren Monate eine Winterruhe eintritt. Die Jahresringe sind bei unseren Nadelbäumen (*Pinus*, *Picea*, *Abies*, *Larix*) besonders scharf markirt, weil das im Herbst entstandene Holz aus ungleich schmäleren (in der Richtung des Radius), aber sehr stark verdickten Zellen besteht (Bd. 1. Taf. V. Fig. 4 B), während das im Frühling gebildete Holz weitere (nach beiden Richtungen gleich breite) Zellen besitzt, welche nur schwach verdickt sind (Bd. 1. Taf. V. Fig. 4 d). Da nun das Frühlingsholz des einen Jahres unmittelbar auf das Herbstholz des vorhergehenden folgt, so muß hier eine scharf markirte Grenze entstehen. Bei den Laubbölzern, deren Holz noch Gefäße enthält, sind die Jahresringe hier und da weniger markirt, aber dennoch durchs Mikroskop leicht nachzuweisen; die Mehrzahl derselben bildet überdies im Frühling mehr Gefäßzellen als im Herbst. Sogar viele tropische Gewächse, z. B. der Baobab (*Adansonia digitata*) und die *Bombax*-Arten Holzkörpers durch Rindenbildung, $xn - xiv$ aufeinander folgende Zerklüftungen. (Die Erklärung derselben Figuren auf p. 342 des ersten Bandes sind nach dieser zu berichtigen.)

Fig. 116. Durchschnitt des Stammes von *Cassia quinquangularis*. *m* Mark, *h* Holz, *r* Rinde.

¹⁾ Zur Literatur der anomalen Holzbildung: H. CRÜSER. Anomale Holzbildung der Dicotyledonen. Bot. Ztg. 1850 u. 1851. — DECAISNE. Sur la famille de *Lardizabalées*. Archiv de Mus. 1839. — METTENIUS. Ueber den Bau von *Phytocreae*. Beiträge zur Botanik. 1850. p. 60. — SCHLEIDEN. Grundzüge der Botanik. Ausg. II. Bd. II. p. 159. — TREVIRANUS. Anomale Holzbildung der Dicotyledonen. Bot. Ztg. 1847. p. 377. Stambau der *Phytolacca dioica*. Bot. Ztg. 1856. p. 833. — UNGER. Ueber Bau und Wachstum des dicotyledonen Stammes. Petersburg 1841. — WIGAND. Beispiele anomaler Bildung des Holzkörpers. Flora 1856. p. 673. — Ueber die zerstreuten Gefäßbündel der *Nymphaeaceen* und deren Verlauf dürfen wir von CASPARY genaue Untersuchungen erwarten.

²⁾ Man darf sich hier nicht immer auf die schon mit unbewaffnetem Auge sichtbaren Zeichnungen im Holz verlassen, welche allerdings bei unseren Nadelbölzern den Jahresringen angehören, dagegen vielfach bei anderen Hölzern durch eine bandartige Anordnung des Holzparenchyms veranlaßt werden (bei den Leguminosen, *Protaceen* u. s. w.). Das Mikroskop entscheidet hier mit Sicherheit.

haben Jahresringe. Ohne Jahresringe sind dagegen nach meinen Untersuchungen folgende Pflanzen: *Araucaria brasiliensis*, *Boehmeria rubra*, *Kleinia nereifolia*, *Plocama pendula*, *Coffea arabica*, *Cinchona succirubra*, *Datura arborea*, *Isoplexis sceptrum*, *Ardisia excelsa*, *Erica arborea*, *Vaccinium padifolium*, *Viscum*, *Cereus*, *Euphorbia canariensis*, *Psidium pomiferum*, *Buxus sempervirens*, *Artocarpus incisa*, *Theobroma Cacao* u. s. w. Bei einigen *Laurus*-Arten (*Laurus canariensis*, *Phoebe barbusana*) sind die Jahresringe sehr deutlich; bei anderen dagegen, (*Persea indica* und *Oreodaphne foetens*) scheinen sie zu fehlen.

Die Bildung der Jahresringe selbst steht mit dem Gesamtleben der Pflanze im innigen Zusammenhang. Wenn dieselbe im Frühjahr zu treiben beginnt und ihre Knospen sich öffnen, so bilden sich gleichzeitig die ersten Zellenlagen eines neuen Jahresringes. Die jungen Holzzellen, welche, wie wir wissen, zu zwei in einer Cambiumzelle durch Längstheilung entstanden sind, und die deshalb ursprünglich nach der Richtung des Radius nur halb so breit sind als die Mutterzelle, in der sie entstanden, wachsen darauf nach der Richtung des Radius und erreichen bald die Breite der anderen Richtung, in welcher keine merkliche Zunahme stattfindet, die Holzzelle erscheint nunmehr auf dem Querschnitt fast quadratisch, sie ist nur schwach verdickt und beginnt jetzt sich zu verholzen, wodurch ihr Wachstum überhaupt beendigt wird. Die gleiche Ausbildung neu entstandener Zellenlagen dauert darauf so lange fort, bis die jungen Zweige, welche aus den Knospen entstanden sind, ihr Längswachstum beendigt haben und ihre Blätter gleichfalls vollkommen entwickelt sind; von dieser Zeit ab, welche nach den Baumarten früher oder später, plötzlich oder allmählig eintritt, ändert sich auch die Ausbildung der neu entstandenen Zellenlagen. Während nämlich vorhin der junge Zweig zu seiner, so wie zu seiner Blätter, Ausbildung, reichlich Nahrung verlangte, kommt selbige jetzt der Holz- und Rindenbildung allein zu Gute. Die von nun ab neu entstandenen Holzzellen verdicken deshalb ihre Wände ungleich stärker, auch die Verholzung tritt bei ihnen früher ein, sie haben darum nicht Zeit gleich den schwächer verdickten und später verholzenden Frühlingszellen in die Breite zu wachsen und sind deshalb auf dem Querschnitt tafelförmig, d. h. in der Richtung des Radius schmaler als in der Richtung der Tangente. In der Regel ist der Uebergang von den Frühlingszellen zu den Herbstzellen ein allmählicher, so daß die am Schluß der Wachstumsperiode entstandenen

Holzzellen am schmalsten und am stärksten verdickt erscheinen. Im sehr leichten Holz der *Wellingtonia gigantea* treten dagegen plötzlich nur wenige Reihen eines eigentlichen Herbstholzes auf, das einzellige Frühlingsholz ist dafür überwiegend. Die Abnahme der Gefäße im Herbstholz oder zum wenigsten deren geringere Weite erklärt sich aus denselben Verhältnissen.

Durch die Jahresringe erfährt man die Wachstumsperioden einer mehrjährigen Pflanze, und dadurch das Alter derselben. Sie geben aber auch zugleich durch ihre Beschaffenheit Zeugniß für die Umstände, unter welchen sie sich bildeten, und können deshalb gewissermaßen die Geschichte eines Baumes erzählen. Wenn nämlich die Jahresringe eines Stammes oder eines Zweiges unter sich von verschiedener Breite sind, so deutet der breitere Jahresring auf eine günstigere, der schmalere dagegen auf eine minder günstige Wachstumsperiode; Bäume, welche im dichten Schluß stehen, bilden, weil sie weniger Zweige treiben und dieselben nur im Gipfel ausbilden können, schmalere Jahresringe, als andere welche freistehen. Zeigt nun ein Stamm, der lange enge Jahresringe bildete, plötzlich eine Reihenfolge ungleich breiterer Ringe, so darf man annehmen, daß er zuerst im engen Schluß gezogen, dann aber lichter gestellt wurde. Wenn derselbe Jahresring an der einen Seite breiter als an der andern ist, so muß die erstere Seite besser ernährt sein und mehr oder zum wenigsten üppiger entwickelte Zweige besessen haben. Bäume, die am Saume eines Waldes stehen, bilden bekanntlich nach der freien Seite mehr Zweige, ihre Jahresringe sind deshalb nach dieser Seite hin auch ungleich breiter.

Das Holz der Stämme mit breiten Jahresringen ist leichter und weniger fest, als dasjenige mit schmalen Ringen, weil auf ein gegebenes Flächenmaß desselben mehr des leichteren Frühlingsholzes als im andern Falle kommt. Die im Schluß gezogenen Bäume haben schmalere Jahresringe und deshalb ein festeres Holz; die Fichte im hohen Gebirge wächst ungleich langsamer als in der Niederung, ihr Holz ist aber dafür um so schwerer.

In der secundären Rinde der Nadelhölzer und vieler anderer Bäume treten unverholzte oder verholzte Bastzellen gruppen- oder bündelartig auf (*Tilia*, *Adansonia*, *Bombax*), so daß man glauben könnte, auch sie müßten die Grenze einer Wachstumsperiode bezeichnen. Meine Untersuchungen haben mich jedoch eines Anderen

belehrt; es entstehen nämlich in einer Wachstumsperiode mehrere solcher Bastzonen, deren Zahl bei derselben Pflanze überdies nicht in jedem Jahre und in jedem Zweig genau dieselbe bleibt, so daß man durch sie weder das Alter noch die Lebensverhältnisse eines Baumes erfahren kann.

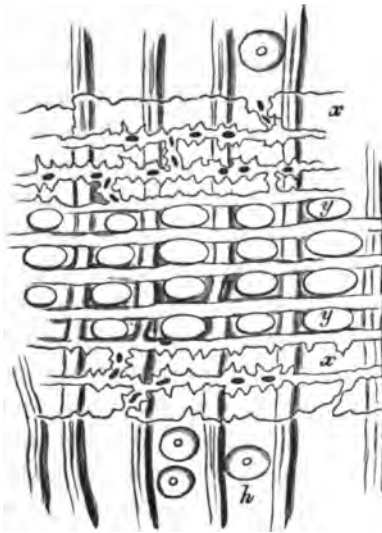
Für den Bau der verschiedenen Holzarten hat man im Wesentlichen Folgendes zu beachten: 1. Das Vorkommen der Gefäße in denselben. Allen wahren Nadelhölzern fehlen dieselben, bei *Ephedra* und *Gnetum* erscheinen sie zuerst, und sind allen Laubhölzern eigen. 2. Die Anordnung der secundären Markstrahlen, ob selbige einerlei oder verschiedener Art sind, d. h. ob breite und schmale Markstrahlen neben einander vorkommen, wie bei *Quercus*, *Fagus*, *Grevillea*, *Banksia*, *Büttneria*. Einige Bäume haben nur scheinbar zweierlei Markstrahlen, indem bestimmte strahlenartig angeordnete Particen ihres Holzringes keine Gefäße besitzen (*Alnus*, *Betula*, *Carpinus* und *Corylus*). Bei *Cinchona succirubra* dagegen sind die Markstrahlen auf dem Tangentenschnitt bauchig (mehrzellig), verlaufen aber nach beiden Seiten lang und einzellig, so daß der Querschnitt scheinbar breite und schmale Markstrahlen anzeigt. 3. Die Breite und die Länge der Markstrahlen. Schmale Markstrahlen, meist nur aus einer Zellenreihe bestehend, sind den ächten Coniferen (den Abietineen, Cupressineen und den Taxineen) eigen, *Ephedra* dagegen hat schon breitere, aus 2—3 Zellenreihen gebildete Markstrahlen. Einreihig sind dieselben ferner bei *Salix*, *Populus*, *Alnus*, *Betula*, *Carpinus*, *Corylus*, *Tilia*, *Aesculus* und *Diospyros*. Mehrreihige lange Markstrahlen findet man dagegen bei *Acer*, *Fraxinus*, *Ulmus*, *Platanus*, *Pyrus* und *Vitis*, ferner bei *Ephedra* und bei *Gnetum*. Mehrreihige und kurze Markstrahlen finden sich bei *Spartium*, *Ulex*, überhaupt bei vielen Papilionaceen. Der Verlauf der Holzzellen und der Gefäße um die kurzen breiten Markstrahlen wird natürlich ein verschlungener, so beim Mahagoni-, Polysander-, Campeche- und Fernambukholz; bei langen und schmalen Markstrahlen dagegen ist der Holzverlauf nahebei gerade; derartige Hölzer spalten deshalb leichter und glatter, z. B. die Abietineen. Im Allgemeinen sind die Markstrahlen innerhalb des Holzringes selbst verholzt, bei *Mamillaria*, *Opuntia*, jedoch nur im Stamme, desgleichen bei *Cycas* und *Encephalartos* sind sie zartwandig und nicht verholzt. Bei *Quassia Tuparupa* sind die Markstrahlen wohl noch viermal so breit als die Gefäßbündeltheile, welche sie von einander trennen. 4. Das Vor-

kommen von Harzgängen oder Harzzellen im Holz. Dasselbe ist nur auf die Nadelhölzer und zwar, wie es scheint, auch nur auf die Abietineen beschränkt, wo Harzgänge sowohl senkrecht, als auch wagerecht, d. h. in besonderen, etwas breiteren, Markstrahlen verlaufen. Die Harzzellen dagegen sind den Cupressineen und den Taxineen eigen; die Tanne (*Abies pectinata*) besitzt ein Holz, dem beide fehlen; auch *Araucaria* hat keine Harzgänge. 5. Die Gegenwart eines Holzparenchyms, welches Stärkmehl oder andere Kohlenhydrate führt; es findet sich bei *Quercus*, *Fagus*, *Aesculus*, *Vitis*, *Pyrus* und *Malus* und zwar hier ohne spiralförmige Verdickung, während es bei *Ulmus*, *Spartium* und *Ulex* mit einer solchen erscheint. Das Holzparenchym ist, wie ich nach neueren Untersuchungen vermüthe, bei allen Laubbölzern vorhanden, oftmals aber nur sehr sparsam vertreten und überdies bei gleichem Grad der Verdickung von den Holzzellen auf dem Querschnitt nicht zu unterscheiden. Wo es aber weniger verdickt als die Holzzellen auftritt, gewährt seine Anordnung, vereinzelt, gruppen- oder bänderartig, auf dem Querschnitt sehr entschiedene Charaktere für bestimmte Hölzer. Vereinzelt erscheint es z. B. bei den Ericaceen (*Erica arborea*, *Vaccinium padifol.*, *Clethra arbor*); bänderartig dagegen bei den Leguminosen, Proteaceen u. s. w. 6. Der Bau der Gefäße: a) mit einem runden Loch in der Querwand erscheinen dieselben bei *Quercus*, *Fagus*, *Carpinus*, *Juglans*, *Aesculus*, *Tilia*, *Fraxinus*, *Pyrus* und *Malus*, desgleichen bei *Populus* und *Salix*, doch scheinen nicht alle Weidenarten hierin übereinstimmend gebaut zu sein. — Dieses Vorkommen ist das ungleich häufigere. b) leiterförmig-durchbrochene Scheidewände zeigt die Querwand bei *Betula*, *Alnus*, *Corylus*, *Platanus*, *Myrica*, *Buxus*, *Viburnum*, *Avicennia*, *Vaccinium*, *Clethra*, *Visnea*, *Thea* und *Ilex*; c) eine oder zwei Reihen kleiner runder Löcher finden sich endlich in der Querwand von *Ephedra*; ähnliche scheinbare Löcher zeigt auch die schiefgestellte Querwand der *Rhizophora*; d) getüpfelte Gefäße ohne Spiralband besitzen *Quercus*, *Fagus*, *Betula*, *Salix*, *Populus* und die Mehrzahl der Holzgewächse; e) getüpfelte Gefäße mit deutlichem Spiralband finden wir dagegen bei *Tilia*, *Prunus*, *Carpinus*, *Acer*, *Aesculus*, *Vaccinium padifolium*, *Visnea*, *Ilex* und *Ulex*; schwächer ausgebildet erscheint dasselbe bei *Fraxinus*; 7. Der Bau der Holzzellen: a) mit einer Tüpfelreihe; das Stammholz aller Nadel- und Laubbäume; das Wurzelholz der Nadelhölzer, welches mehr als doppelt so breite Holzzellen besitzt, zeigt dagegen 2 bis

4 Tüpfelreihen. Das Stammholz der Araucarien, von dem man früher glaubte, daß seine Holzzellen mehr als eine Tüpfelreihe besitzen, ist auch nicht anders gebaut, dagegen hat die Wurzel von *Araucaria brasiliensis* Holzzellen mit 3—5 Tüpfelreihen. Der Tüpfelhof ist bei dem Wurzelholz der Coniferen breiter als im Stammholz. b) Ein deutlich entwickeltes Spiralband besitzt die Holzzelle von *Taxus* und von *Vitis*, weniger ausgeprägt erscheint dasselbe im Herbstholz vieler Coniferen, z. B. bei *Picea vulgaris* und bei *Larix europaea*.

Bis jetzt besitzen wir leider noch wenig vergleichende Untersuchungen über den Bau der Holzarten¹⁾, es dürfte sonst nicht schwierig sein, danach zum wenigsten die Gattung oder Familie mikroskopisch sicher zu bestimmen, ja, in manchen Fällen würde man sogar die Art

Fig. 117.



(Species) anzugeben vermögen.

So zeigen z. B. alle von mir untersuchten Nadeln in einer gemeinsamen Scheide neben einer eigenthümlichen höchst zierlichen Verdickung der oberen und unteren Zellenreihen eines Markstrahls, für die Zellenreihen der Mitte, wo dieselbe fehlt, sehr große Tüpfel (Fig. 117); bei *Pinus silvestris* und *P. Pumilio* kommt auf die Breite einer Holzzelle in der Regel nur ein Tüpfel, während bei *P. Strobus* auf demselben Raum 1—4 un-

gleich kleinere Tüpfel vorkommen, und bei *P. canariensis* 1—2 Tüpfel auftreten. Für die Laubbölzer würde die Weite der Gefäße,

Fig. 117. Radialer Längsschnitt durch das Holz der Kiefer (*Pinus silvestris*) h Frühlingsholz, d. h. Holzzellen im Frühling entstanden, x, x Markstrahlzellen mit eigenthümlicher Verdickung ohne große Tüpfel, y, y Markstrahlzellen mit sehr großen Tüpfeln. (200mal vergrößert.)

¹⁾ GÖPPER und TH. HARTIG haben sehr schätzenswerthe Beiträge für die Anatomie der Holzarten geliefert.

welche innerhalb gewisser Grenzen constant bleibt, noch sehr gute Anhaltspunkte für die Bestimmung liefern. — Ich hoffe nächstens an einem andern Orte über den Bau der Holzarten ausführlicher reden zu können.

Die maserige Beschaffenheit eines Holzes scheint vorzugsweise durch die Bildung vieler Nebenknospen bei einander veranlaßt zu werden. Bei der Pappel und der Rofskastanie ist an Orten, wo Aeste genommen wurden, die Bildung starker Rindenwülste, die reichlich Nebenknospen entwickeln, sehr gewöhnlich, derartige Rindenwülste aber sind durch Maserbildung ausgezeichnet. Dieselbe wird hier durch den geschlungenen Verlauf der Holzbündel um die Zweige hervorgerufen. Sehr alte Bäume bilden dagegen sogar am glatten Stamm ein maseriges Holz. Ich sah uralte 400—600jährige Tannen (auf dem Wurzelberg bei Katzhütte am Thüringer Wald), desgleichen überwallte Stücke 200—300jähriger Fichten (im Forstrevier Sachsenried bei Kaufbeuren in Bayern), ferner einen mehr als 400jährigen Kastanienbaum (in der Quinta do Til zu Funchul auf Madeira) deren letzte Holzbildungen wunderschöne Masern zeigten. Der vielfach verschlungene Holzverlauf muß hier einer Abnahme im Wachstum durch das Alter oder den Mangel der Blätter zugeschrieben werden. Auch die sogenannten Stäumaugen, Knospen, welche in der Rinde des Baumes verbleiben, sich wenig verlängern und keine Blätter ausbilden, deren Stammtheil sich aber alljährlich verdickt, so daß aus ihnen kleinere oder größere Holzkugeln, die in der Rinde stecken, hervorgehen (bei der Buche, der Kastanie, der Linde und der Pappel) haben ein sehr maseriges Holz. Sie besitzen wie die überwallten Stücke alter Tannen und Fichten keine Blätter; auch die alten Tannen des Wurzelberges sind zum Theil gipfeldürre, oder doch nur schwach belaubt, ebenso die besprochene Kastanie zu Funchul. Es scheint danach als ob zunächst der Mangel einer Ernährung durch Blätter diese Veränderung im Bau des Holzes hervorriefe. Das maserige Holz ist sehr fest, denn da der Baum keine oder nur wenig Zweige und Blätter zu ernähren hat, so sind auch die im Frühling entstandenen Zellen schmaler und stärker verholzt, die Jahresringe aber sind nur schmal und schwach markirt.

Das Gewicht, sowie die Härte und Festigkeit der Hölzer ist zum Theil durch ihren Bau, d. h. durch die Ausbildungsweise ihrer Zellen bedingt. Der Verdickungsgrad der Holzzellen, das häufigere oder seltenere Vorkommen der Gefäße und die Weite derselben, desgleichen

die Beschaffenheit des Holzparenchyms und der Markstrahlen sind hier maßgebend. Es giebt danach Hölzer von großer Leichtigkeit (*Anona*, *Erythrina*, *Aeschynomene paludosa*, *Carica Papaya*), welche meistens aus sehr dünnwandigem Holzparenchym bestehen, und wieder andere von hohem specifischem Gewicht, die im Wasser untersinken (*Brosimum guianense*, bei dem sogar die nur sparsam vorhandenen Gefäße wieder mit stark verholzten Zellen ausgefüllt sind.)

Aber auch die chemische Beschaffenheit des Holzes ist nach der Pflanzenart, ja sogar nach dem Standort und nach dem Alter verschieden. Die Holzzellen der Kiefer verhalten sich zu Säuren etwas anders als diejenigen der Fichte (Bd. 1. p. 126); das Holz der Buche ist spröde, während dasjenige der Eiche zähe ist. Das Holzparenchym und die Markstrahlzellen der Eiche, der Buche, der Ulme und des Weinstocks enthalten Stärkmehl, bei den Farbhölzern, Campeche- und Fernambuchholz dagegen sind Farbstoffe in ihnen vorhanden; die Markstrahlen des Buchsbaumes umschließen große Krystalle. — Das Holz der Kiefer ist auf trockenem Boden fester und harzreicher, als auf einem nassen Grunde, ja das Holz der Tanne eines bestimmten Waldbestandes ist oftmals für gewisse Zwecke, z. B. zur Gewinnung zarter Platten für die Schachtelmacher, geeigneter als dasjenige eines andern Standortes. — Das ältere Holz, oder das Kernholz, eines alten Stammes ist häufig schon durch seine dunklere Färbung von dem jüngeren Holz verschieden. Das junge Ebenholz (*Diospyros Ebenum*) ist gelblich weiß, erst mit dem Alter wird es schwarz, weil sich im Innern seiner Holz- und Gefäßzellen eine schwarze Masse ablagert, welche wahrscheinlich durch langsame Verkohlung der innersten nicht verholzten Verdickungsschicht dieser Zellen (Bd. 1. p. 245) entsteht, da sogar alle Porenkanäle mit ihr erfüllt sind. Das Holz der schwarzen und weißen geflammten Billardstücke (eine *Acacienart*) zeigt dasselbe. Das schwarze Kernholz des Tilbaumes (*Oreodaphne foetens*) auf Madeira und den Canaren ist dagegen durch seine ganze Masse braun gefärbt, es verbreitet frisch einen höchst widerwärtigen fauligen Geruch, das frische Holz junger Zweige dagegen ist farb- und geruchlos. Ich vermüthe deshalb, daß die dunkle Färbung des Kernholzes überall auf einer chemischen Veränderung im Innern der Zellen beruht; *MULDER* hat in demselben Ulminsäure aufgefunden. — Die größere Härte des Kernholzes mag nun zum Theil auf dem allmähigen Austrocknen seiner Zellen beruhen, denn jedes trockene Holz ist härter als das nasse

Holz; zum Theil mag es aber auch einer Durchtränkung mit Harz, bei den Nadelbäumen, z. B. bei *Pinus canariensis*, wo sowohl die Markstrahlzellen als auch die Holzzellen mit Harz angefüllt sind, oder einer chemischen Veränderung des Holzstoffes durch das Alter zuzuschreiben sein; so soll nach BECHSTEIN das vor mehreren hundert Jahren zu Bauten verwendete Holz der Tanne bisweilen knochenhart erscheinen, wie dasselbe vom Eichenholz versunkener Schiffe bekannt ist¹⁾.

Endlich sind auch Einlagerungen mineralischer Stoffe auf die Härte und Dauerhaftigkeit der Hölzer von Einfluss. So enthält das zum Schiffsbau so geschätzte Teckholz (*Tectona grandis*) viel Kieselsäure, welche entweder formlos, in den Markstrahlen, oder die Gestalt der Zellen annehmend, in den Gefäßen, vorkommt. Andere Holzarten hinterlassen wieder beim Verbrennen ein ziemlich vollständiges Kreidenskelett. (*Brosimum guianense*).

Während der Bau des Holzes sich in seinen anatomischen Verhältnissen mit dem Alter der Pflanze nicht wesentlich verändert, so das der erste Jahresring nicht anders gebaut ist als die folgenden, zeigt die Rinde nach dem Alter des Stammes oder Zweiges oft wesentliche Verschiedenheiten; man muß deshalb junge und ältere Stammtheile vergleichend untersuchen. Ueber den anatomischen Bau der Rinde haben insbesondere H. v. MOHL²⁾, HARTIG³⁾ und in der neuesten Zeit HANSTEIN⁴⁾ schöne Untersuchungen geliefert, ich selbst habe vergleichend die Rinde unserer Waldbäume untersucht, gestehe aber mit v. MOHL sehr gern, das unsere Kenntniss vom Bau der Rinde noch höchst mangelhaft ist.

Für die Rinde hat man zunächst zwei Theile zu unterscheiden:

1. Die ursprüngliche oder primäre Rinde, welche ohne Zuthun des Verdickungsringes entstanden ist, und welche anfänglich von einer weichen Oberhaut (Epidermis), welche häufig Spaltöffnungen und Haare besitzt, bekleidet wird. Dieselbe ist jedem ganz jungen Stamm, desgleichen jedem jungen Zweige eigen, sie bleibt aber nicht bei allen Pflanzen, wird vielmehr häufig schon in den ersten Jahren durch Korkbildung unter ihr als Borke abgeworfen. Noch häufiger stirbt ihre Oberhaut durch Bildung einer Korkart unter ihr schon im ersten

¹⁾ Eine ausführlichere Besprechung der Holz- und Rindearten, ihres Baues und ihrer Eigenthümlichkeiten findet man in meinem Baum p. 193 — 244.

²⁾ v. MOHL, vermischte Schriften p. 221, ferner Bot. Ztg. 1855. p. 873.

³⁾ TH. HARTIG, Naturgeschichte der Holzgewächse.

⁴⁾ HANSTEIN, Bau und Entwicklung der Baumrinde. Berlin 1853.

Lebensjahre ab, so bei unseren Nadelhölzern, wo die Peridermaschicht (Bd. 1. p. 292) nicht unmittelbar unter der Oberhaut, sondern etwas tiefer im Gewebe auftritt, desgleichen bei unseren Laubhölzern, wo dieselbe in der Regel unmittelbar unter der Oberhaut erscheint und deshalb nur diese verloren geht. Bei *Viscum album* bleibt dagegen nicht allein die primäre Rinde, sondern auch die Oberhaut derselben für die ganze Lebensdauer der Pflanze; auch bei *Ilex aquifolium*, bei *Opuntia* und den blattlosen Euphorbien erhalten sich beide sehr lange. In diesem Falle wächst die primäre Rinde und deren Oberhaut durch Zellvermehrung und Zellenausdehnung proportional der Verdickung des Stammes. Die Markstrahlen durchsetzen die primäre Rinde niemals; sie besteht aus Parenchymzellen, welche aber nach den Pflanzen in verschiedenen Modificationen auftreten. So findet man namentlich bei krautartigen Pflanzen in der primären Rinde Collenchym (Bd. 1. p. 194) (bei *Rheum*, *Mamillaria*, *Opuntia*), ferner dickwandige verholzte Zellen (bei vielen *Cinchona*-Arten), ja sogar lange dickwandige und verholzte Zellen, welche den Bastzellen sehr ähnlich sind (bei *Ephedra*). Im primären Theil der Rinde liegen auch die Harzgänge (bei den Nadelhölzern und bei *Myrsine canariensis*), welche nur bei wenig Pflanzen auch in der secundären Rinde auftreten (*Larix europaea*). Das dünnwandige Parenchym der primären Rinde enthält in der Regel Nahrungsstoffe, als Stärkmehl u. s. w., auch ist, wenigstens so lange die Oberhaut verbleibt, immer Blattgrün entweder als Ueberzug der Stärkmehlkörner oder formlos vorhanden, desgleichen finden sich häufig Krystalle.

2. Die nachgebildete oder secundäre Rinde, welche dem Basttheil der Gefäßsbündel ihr Entstehen verdankt und die deshalb gleich dem Holztheil der Gefäßsbündel, und zwar in derselben Weise, von Markstrahlen durchsetzt wird und die Bastzellen, Siebröhren und das Bastparenchym enthält, deren Anordnung in der secundären Rinde nach den Pflanzen verschieden ist. Leider sind manche Verhältnisse der Rinde noch sehr wenig aufgeklärt, auch bietet die Untersuchung hier vielerlei Schwierigkeiten, so dafs ich mich in dem Folgenden nur auf das als sicher Bekannte beschränken und danach den allgemeinen Bau der Rinde näher beschreiben werde. Ueber die Siebröhren, welche erst durch HARTIG und v. MOHL bekannt sind, desgleichen über das Bastparenchym habe ich selbst noch zu wenig Erfahrung, auch ist es noch gar nicht bekannt, ob diese Theile beim Alter der Rinde

Veränderungen eingehen, während doch sicher bei vielen Pflanzen die alte Rinde von der jungen ganz verschieden ist, indem in der ersteren Zellenformen auftreten, welche in der letzteren fehlen.

Die secundäre Rinde wächst alljährlich gleich dem Holzring, sie wird deshalb, wenn ihre äußeren, älteren, Schichten nicht abgeworfen werden, alljährlich dicker. Der äußere Theil der lebendigen Rinde enthält nicht selten Blattgrün; außerdem findet man in den Markstrahlen und im Bastparenchym desselben namentlich zur Herbstzeit, bei den meisten Pflanzen Stärkmehl in reichlicher Menge, Krystalle erscheinen fast immer und oft in bedeutender Menge in der unmittelbaren Nähe der Bastzellen, die Wand des Parenchyms selbst enthält mehr oder weniger Gerbstoff, weshalb die Rinde vieler Pflanzen zum Gerben verwendet wird. Nur die Lerche bildet Harzgruben in der secundären Rinde. Bei *Petraea* und *Moquilea* verkieseln die Zellen.

Die Gegenwart eines Periderma (Bd. 1. p. 293) bedingt die glatte Beschaffenheit der Rinde. So lange dieselbe unter seinem Schutz fortlebt, zeigt der Stamm keine Risse, denn Periderma und ältere, äußere Rinde wachsen mit einander weiter (*Fagus*, *Carpinus* und *Ficus Carica*, desgleichen in einem beschränkteren Grade auch *Abies pectinata*). Wo ein Ast vom Stamme abgeht erscheint in solchem Falle eine Rindennarbe, welche bei der Buche und Tanne ein stumpfwinkliges, bei der Birke dagegen ein mehr spitzwinkliges gleichschenkliges Dreieck bildet, was von der Tracht der Zweige abhängig ist und das Fortwachsen des Periderma mit der Rinde beweist. Allein die Mehrzahl der Bäume behält nur für eine gewisse Reihe von Jahren eine glatte Rinde, später entsteht durch Periderma oder Korkbildung im Innern derselben Borke (*rhytidoma*), und mit dem Auftreten derselben gewinnt der Stamm eine zerrissene abgestorbene Außenrinde. Nach der Art des Korkes, welcher die Rinde bekleidet, oder welcher in ihr die Bildung der Borke veranlaßt, richtet sich überhaupt das Aussehen der Rinde. Bedeckt ein von außen her allmählig absterbender und sich von Innen her eben so allmählig nachbildender Lederkork die Rinde, so bleibt dieselbe immer glatt (*Fagus*, *Carpinus*, *Ficus Carica*, *Abies pectinata*), wechseln dagegen im Lederkork selbst stark verdickte mit schwach verdickten Schichten, so blättert das Periderma ab (*Betula*, *Prunus Cerasus*). Wenn nun ein derartiger Lederkork in das Innere der Rinde eindringt, so lösen sich Borkenschichten vom Stamme (*Pinus silvestris*, *Platanus orientalis*, *Psidium pomiferum*, *Ar-*

butus canariensis). Die Gestalt dieser Borkenschuppen richtet sich wieder nach der Weise, in welcher die Periderma-Bildung eintritt; so sind dieselben bei der Kiefer durch einen Peridermarand geflügelt. Der Kork der Korkeiche und der Korkbäume überhaupt, welcher ebenfalls schichtenweise fortwächst, blättert dagegen nicht ab, weil der Gegensatz und Grad der Verdickung hier ein ungleich geringerer ist und überdies die Zellen selbst hier sehr elastisch sind¹⁾. Die Eiche, Weide, Pappel, Erle u. s. w., denen, wenigstens im Alter, eine stark zerrissene Rinde eigen ist, werfen keine Borkenschuppen ab. Die Borke ist für sich selbst todt, ihre leeren Zellen sind vertrocknet, sie enthält dagegen alle Elemente, die Bastzellen u. s. w., welche in dem Rindetheil, aus dem sie entstanden ist, vorhanden waren. Dieselbe Baumart bildet nach dem Individuum bisweilen früher und bisweilen später Borke; man sieht im Walde neben einander Tannen gleichen Alters, die einen mit stark zerrissener Rinde, die anderen dagegen mit durchaus glattem Stamme. Der Holzhauer unterscheidet die glatten Stämme als Glastannen. — Diejenigen Rinden, welche Borke bilden, verdicken sich, wie es scheint, ungleich stärker als solche, welche für die ganze Lebensdauer durch alle ihre Theile thätig bleiben; die Fortbildung der Buchenrinde steht mit dem Wachstum des Holzes in keinem Verhältniß, auch die Tanne bildet nur eine verhältnißmäßig schwache Rinde, bei der Kiefer dagegen, welche reichlich Borke erzeugt und abwirft, ist die Rindenbildung ungleich stärker.

Fassen wir jetzt die anatomisch-physiologischen Verhältnisse zusammen, so erhalten wir 1. Rinden ohne Borkenbildung: *Viscum*, *Ilex aquifolium*, hier bleibt sogar die Oberhaut, welche bei den folgenden abgestorben ist, *Fagus*, *Carpinus*, *Quercus Suber*, *Acer campestre*, *Viburnum Lantana*, *Ficus Carica*. 2. Rinden mit Borkenbildung, a) dieselbe erfolgt schon im zweiten Jahre bei *Vitis*, b) nach 10 bis 30 Jahren bei *Salix*, *Populus*, *Quercus Robur*, *Alnus* u. s. w., c) nach 50 oder 100 Jahren bei *Abies pectinata*. 3. Rinden mit glattem Lederkork bedeckt, a) derselbe nicht abblättern, *Fagus*, *Carpinus*, *Abies*, *Ficus Carica*, *Alnus*, *Quercus Robur*, *Sorbus aucuparia*, jedoch bei den drei letztgenannten Bäumen nur für die ersten 10—30 Jahre, b) derselbe in Schichten abblättern, *Betula* und *Prunus Cerasus*. 4. Rin-

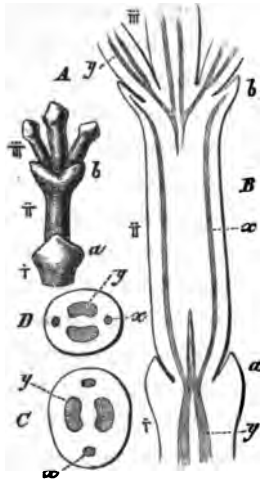
¹⁾ In Portugal und Spanien schält man die Korkeiche alle 3—5 Jahr, der Kork erneuert sich von innen her und man achtet deshalb zunächst darauf, daß seine innerste fortbildende Schicht auf der Rinde unverletzt bleibt.

den von einem rissigen Kork bedeckt, *Quercus Suber*, *Ulmus suberosa*, *Acer campestre*. 5. Rinden mit rissiger Borke, a) dieselbe schuppenartig abblättern, die Schuppen bei *Pinus silvestris* mit geflügeltem Rande, bei *Platanus orientalis*, *Psidium pomiferum* ungeflügelt, b) dieselbe in unregelmäßigen Fetzen abblättern, *Vitis*, *Lonicera*, *Juniperus*, *Taxus*, *Wellingtonia*, c) dieselbe nicht abblättern, sondern am Stamm verbleibend, *Quercus Robur*, *Populus*, *Salix*, *Picea*, *Larix* u. s. w. 6. Rinden, welche nur einmal, nämlich im ersten Lebensjahre, verholzte Bastzellen bilden, *Fagus*, *Betula*, *Platanus*, *Viscum* und die *Menispermeeen*. 7. Rinden, welche auch später verholzten Bast nachbilden, a) die Bastbildung vom zweiten Jahre ab auf bestimmte Stellen beschränkt, *Alnus* und *Corylus*, b) mit unbeschränkter Bastbildung, *Juniperus*, *Cupressus*, *Taxus*, *Podocarpus*, *Wellingtonia*, wo die verholzten Bastzellen in einfachen Reihen auftreten, oder in Gruppen reihenartig angeordnet sind, bei *Salix*, *Populus*, *Tilia*, *Adansania*, *Bombax*, *Quercus*, *Carpinus*, *Fraxinus* u. s. w. 8. Rinden, welchen wenigstens für die ersten Lebensjahre verholzte Bastzellen fehlen, wo aber langgestreckte, unverholzte Zellen mit Siebporen (Siebröhren), in Gruppen angeordnet, deren Stelle vertreten, *Pinus*, *Abies*, *Picea*, *Larix*. 9. Rinden, welche in ihren älteren Theilen verholzte langgestreckte und bisweilen verzweigte Zellen besitzen, welche ich, da sie erst später entstehen, secundäre Bastzellen genannt habe, *Abies*, *Larix*, *Pereskia*. 10. Rinden mit stark verholzten Parenchymzellen, *Fagus*, *Carpinus*, *Platanus*, *Acer*, *Betula*, *Alnus*, *Aesculus* und *Viburnum Lantana*. 11. Rinden ohne verholztes Parenchym, *Tilia*, *Populus*, *Salix*. 12. Rinden mit Harzgängen im primären Theil derselben: *Abies*, *Pinus*, *Picea* und *Larix*, *Myrsine canariensis*; bei *Larix* bilden sich auch später Harzgruben im secundären Theil der Rinde nach. 13. Rinden mit Gummigängen (*Opuntia*).

Alles was ich bisher über das Dickenwachsthum der Dicotyledonen gesagt habe, gilt zunächst für die Pflanzen mit verholztem Stamm, welche man wohl mit Recht als Typus derselben hinstellen darf, weil bei den krautartigen Gewächsen die normale Ausbildung der Anlage nach vorhandener Theile, z. B. der Holzzellen, häufig unterbleibt; doch gestehe ich gern, daß mir dieselben weniger als die Gewächse mit verholztem Stengel bekannt sind. Im saftigen Stamm der *Balsamina-* und *Urtica-*Arten, desgleichen bei *Viola* und bei den *Cucurbitaceen* finde ich immer die normale Anord-

nung wieder, dagegen hat C. VAUPELL¹⁾ für das Wachstum der Rhizome von Primula, Begonia, Anemone, Pulmonaria u. s. w. interessante Abweichungen angegeben. Das Rhizom der Primula auricula hat nach ihm zerstreute Gefäßbündel, welche die Gefäße in der Mitte, das Cambium aber im Umkreis besitzen. Die Rhizome monocotyledoner Pflanzen haben, wie mir längst bekannt ist (Bd. 2. p. 48) ebenfalls einen vom überirdischen Stengel mehr oder weniger verschiedenen, der Wurzel entsprechenden Bau; es kann deshalb nicht sehr befremden, daß auch der Wurzelstock der Dicotyledonen in seinem Bau vom Stengel abweicht und wie VAUPELL angegeben hat, meistens Gefäßbündel ohne eigentliche Bastzellen besitzt, wie dies auch bei der Wurzel der Dicotyledonen häufig der Fall ist.

Fig. 118.



Ein vom allgemeinen dicotyledonen Wachstum etwas abweichendes Verhältniß zeigt auch der Stamm von Arceuthobium (Fig. 118). Hier sind nämlich 4 getrennte Gefäßbündel vorhanden, welche sich niemals, wie bei Viscum album, zu einem geschlossenen Holzring vereinigen; die beiden kleinen Bündel (x) gehen zu den Blättern (b), die beiden größeren (y) dagegen vereinigen sich am Ende des Stengelgliedes und treten darauf als 4 Bündel wieder auseinander. Die Gefäßbündel selbst sind normal gebaut, ihr Cambium liegt zwischen dem Holzkörper und dem nur wenig entwickelten Basttheil, die großen Bündel haben secundäre Markstrahlen. Die einzelnen Stengelglieder scheinen

Fig. 118. Arceuthobium (früher Viscum) Oxycedri. *A* kleiner Theil der Pflanze. i, ii, iii auf einander folgende Stengelglieder. *a* ein Schuppenblatt von oben gesehen, *b* ein anderes des folgenden Stengelgliedes von der Seite (die Blätter [zwei] sind gegenständig). *B* Dieselbe Figur als Längsschnitt. *C* ein Querschnitt durch das Stengelglied i. *D* Querschnitt durch das Stengelglied ii. Die beiden großen mit y bezeichneten Gefäßbündel vereinigen sich am Ende jedes Stengelgliedes, indem sie zwei kleinere Bündel (x) abgeben, welche in die beiden Blätter verlaufen; da sich nun die Blätter jedes folgenden Stengelgliedes mit den vorhergehenden kreuzen, so wechselt auch die Stellung der Gefäßbündel mit jedem Stengelgliede. (*A* 4 mal, *B*, *C* u. *D* 12 mal vergrößert.)

¹⁾ C. VAUPELL, über das Wachstum der dicotyledonen Rhizome. Leipzig 1855.

sieh später nicht mehr zu verdicken, zum wenigsten sind die untersten Glieder einer aus 8—12 Internodien bestehenden Pflanze nur wenig stärker als die jüngsten Stengelglieder derselben.

Alle Stengel, welche den Gräsern ähnlich, sogenannte Gelenknoten oder Anschwellungen an denjenigen Orten, wo ein Blatt abgeht, besitzen, als *Balsamina*, *Impatiens*, *Solanum tuberosum* u. s. w., möchten vielleicht an diesem Orte eine ähnliche Vereinigung der Gefäßbündel als bei *Arceuthobium* besitzen. Bei *Viscum album* ist das Ende jedes Stengelgliedes dem Knoten entsprechend, schwächer verholzt, daher brechen hier die übrigens sehr zähen Zweige leicht von einander. Eine Saftverbindung in wagrechter Richtung durch das Mark zum Nutzen der Blätter, findet aber sicher vielfach statt, z. B. bei *Ficus Carica*, wo das Mark junger Zweige bänderartig von einem saftreichen Gewebe durchzogen ist, das mit einem ähnlichen Gewebe an der Markscheide in Verbindung steht, ferner bei den Gewächsen mit hohlem Stengel, *Carica Papaya*, *Poinsettia* u. s. w., wo, den Blättern entsprechend, eine Scheidewand und damit eine ähnliche Saftverbindung bleibt. Vergleichende Untersuchungen des Stammes der krautartigen Gewächse und namentlich der Wasserpflanzen, wären gewiß sehr zu wünschen; denn gerade diese Pflanzen werden vermuthlich noch mancherlei, durch ihre Lebensweise bedingte Abweichungen vom allgemeinen Bau besitzen. Bei *Hippuris vulgaris* ist ein geschlossener Gefäßbündelring und eine von sehr regelmäßig gestellten Lufträumen durchbrochene primäre Rinde vorhanden.

Was für den Stamm und für die Wurzel im Allgemeinen gilt, findet auch bei den Dicotyledonen seine Anwendung. Da das Längswachsthum eines jeden Stammes unter der Terminalknospe durch Bildung neuer Internodien und Verlängerung derselben erfolgt, aber, wie überall, mit dem Absterben oder mit einer wesentlichen Veränderung der Endknospe aufhört, so lassen sich auch hieraus, nach dem Grade und nach der Weise der Verdickung und der Knospenbildung alle wesentlichen Formverschiedenheiten des dicotyledonen Stammes erklären. Wenn die Terminalknospe des Hauptstammes lange als solche verbleibt, so wächst der Stamm gerade aufwärts (*Abies*, *Pinus*, *Populus*). Die Anordnung, in welcher die Zweige entstehen, wie sie sich wieder verzweigen, welche Richtung sie anfangs annehmen und wie sie sich späterhin tragen, bedingt zunächst den Habitus der Pflanze, welcher bei den Bäumen häufig durch die Art,

in der sie gezogen werden, verändert wird. Ein in dichten Waldbeständen wachsender Baum hat bekanntlich eine ganz andere Tracht als ein, auf einem freien Raum wachsender Baum derselben Art. Im geschlossenen Bestand streben der Stamm und dessen Zweige nach oben, die unteren Aeste sterben ab, der Baum macht sich astrein. Die Kiefer eines Waldrandes hat an der einen Seite die Tracht des einen, an der anderen dagegen die Tracht des anderen Standortes. — Nach der Länge der Stengelglieder und nach der Zahl derselben, welche nach dem Alter der Pflanze verschieden sein kann, richtet sich auch die Länge des Stammes und der Zweige; schon die Palmen zeigen, daß bei einigen die ältesten, bei anderen die jüngsten Stengelglieder länger sind. Wenn die Terminalknospe zur Blüthe wird (bei *Viscum*), oder wenn sie verkümmert, oder absichtlich genommen wird, so wächst der Hauptstamm nicht mehr in die Länge, er wird alsdann bei unseren Bäumen, so namentlich bei *Pinus silvestris*, bei *Abies pectinata* und bei *Picea vulgaris*, durch einen benachbarten Seitenast, der jetzt den Charakter des Haupttriebes annimmt, ersetzt; bei anderen, z. B. bei der geköpften Weide, bilden sich dagegen statt seiner viele kleine Zweige, die, wie ich vermüthe, wenn auch nicht alle, so doch zum größeren Theil aus Adventivknospen entstehen; der Baum gewinnt jetzt ein ganz anderes Ansehen, das Höhenwachsthum des eigentlichen Stammes ist beendet, seine Zweige bilden von nun an eine dichte Krone. — Die wiederholt gablige Theilung des Stammes von *Viscum* ist eine Folge des Absterbens der zur Blüthe werdenden Terminalknospe eines jeden Zweiges; die beiden unter derselben gelegenen Axillarknospen bilden darauf neue Zweige, deren Terminalknospe gleichfalls, jedoch erst im folgenden Jahre, zur Blüthe wird; daher die so regelmäßige Verzweigung dieser Pflanze. Das Alter des *Viscum*-Stammes erfährt man durch die Zahl seiner Stengelglieder. — Alle Verschiedenheiten in der Tracht der Zweige und der Blütenstände entspringen aus den besprochenen Verhältnissen, und aus der regelmäßigen oder unregelmäßigen Entwicklung und Ausbildung der Knospen. Der Gärtner kann sogar die Pflanze zur Bildung eines ihr fremden Habitus zwingen. Wenn man dem Baum die Seitenäste nimmt, wächst sein Hauptstamm stärker, denn die Stoffe, welche sonst zur Fortbildung der Seitenäste verbraucht würden, kommen jetzt dem Haupttriebe zu Nutze; nimmt man dagegen dem letzteren seine Spitze, so befördert man durch ihre

Entfernung des Wachsthum und die Vermehrung der Zweige; man zwingt den Baum oder Strauch, eine Krone zu bilden.

Außere, mechanische, Einflüsse kommen nicht selten für die Ausbildung des Stammes in Betracht. Stämme, welche sich an Felsen reiben, verdicken sich, an der freien Seite in der Höhe, wo sie mit dem Gestein in Berührung kommen (*Abies pectinata*), stärker als an anderen Stellen. Junge Stämme weicher Hölzer, um welche sich *Lonicera Periclymenum* rankt, verdicken sich nur da, wo sie nicht von den Ranken umschnürt werden; solche Stämme gleichen einer Wendeltreppe, die in der Mitte von einem cylindrischen Pfeiler getragen wird; der Stamm wird in der umrankten Region stärker verdickt, als an den Theilen, die von der Ranke nicht umschlungen sind. Es scheint demnach, als ob in beiden Fällen durch die mechanische Störung des Wachsthum an bestimmten Stellen, die Thätigkeit der benachbarten nicht behinderten Partien vermehrt werde. Allein nicht alle Gewächse können ein solches Umranken holziger Schlingpflanzen vertragen; junge mächtig starke Stämme von *Erythrina*, *Magnolia* und andern Holzgewächsen waren in einem Garten zu Funchal von mehr als zollstarken Stämmen der *Ipomaea tuberosa* schlangenartig umstrickt und durch dieselbe getödtet worden, ohne daß an den umrankten Theilen ein vermehrtes Dickenwachsthum stattgefunden hätte. Unter einem Hexenbesen, einer abnormen Zweigwucherung, welche bei der Tanne, Kiefer, Birke und Hainbuche nicht selten ist, bildet sich immer eine Holzanschwellung, ebenso unter einem Mistelbusch; hier scheint demnach durch örtlich vermehrte Blätterbildung auch die Holz- und Rindenbildung örtlich vermehrt zu sein.

Wenn sich mehrere Bäume einer Art unmittelbar berühren, so verwachsen sie nicht selten mit einander (*Abies*, *Carpinus*, *Fagus*, *Tilia*). Diese Verwachsung geschieht durch's Cambium oder die inneren lebensthätigen Theile der Rinde; eine Schicht der letzteren trennt jederzeit den Holzring des einen Stammes von dem des anderen. Wenn sich Zweige in ähnlicher Weise berühren, so erfolgt gleichfalls eine derartige Verwachsung, wie dies der Epheu und die auf Madeira in ähnlicher Weise die Mauern bedeckende *Ficus stipulata* so häufig beweist. Noch leichter als die Stämme und Zweige verwachsen indessen die Wurzeln. — Auf einer Verwachsung beruht ebenfalls die Veredelung eines Baumes durch das Pfropfreis und die eingesenkte Knospe. Das Pfropfreis wird am unteren Ende keilförmig zugeschnitten und in eine

Spalte des frischen Zweigstumpfes gesenkt (Fig. 119). Das Cambium des Pfropfreises muß mit dem Cambium des Astes, auf den es ge-
Fig. 119.

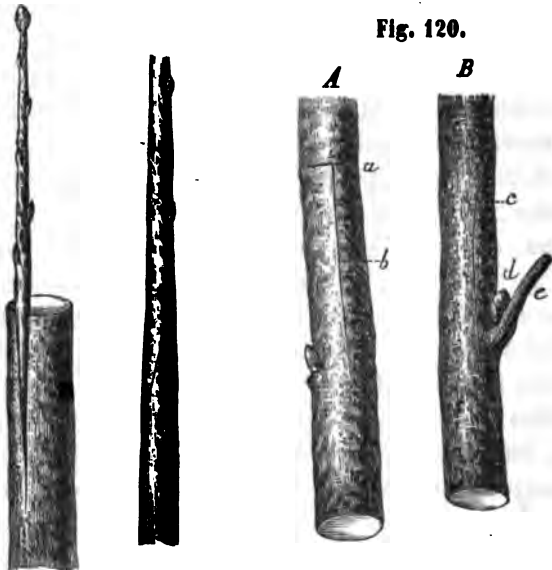


Fig. 120.

pfropft wird, in unmittelbare Berührung gebracht werden, wenn eine Verwachsung erfolgen soll; treffen beide Theile hier nicht genau auf einander, so vertrocknet das Reis. Wichtig ist außerdem der vollständige Abschluß der Luft von der hervorgerufenen Wundfläche. Für das Oculiren oder Einsenken der Knospe eines edleren Stammes in den Stamm einer minder guten Art, gilt dasselbe; auch hier ist die unmittelbare Berührung des Cambiums der eingesenkten Knospe mit dem Cambium des Zweiges, auf dem sie wachsen soll, unerlässlich (Fig. 120).

Fig. 119. Links ein gepropfter, rechts ein copulirter Zweig. Das Copuliren eignet sich für schwächere, das Pfropfen dagegen für stärkere Zweige; beim Copuliren muß der edle Zweig dem anderen an Dicke entsprechen; beim Pfropfen muß der edle Zweig viel schwächer als der Ast sein, auf welchen man ihn pfropfen will. Man schiebt zweckmäßig zwei Pfropfreiser, rechts und links in die Spalte. Die Wunde wird durch Baumwachs und Leinwand verbunden.

Fig. 120. A Ein Zweig, welcher oculirt werden soll. a Der wagerechte Rindenschnitt, der mit einem scharfen Messer, etwa den halben Zweig umkreisend, zuerst geführt wird. b Der senkrechte Rindenschnitt. Man hebt die gespaltene Rinde sorgfältig bei a in die Höhe und schiebt in den entstandenen

Wenn die Rinde eines Baumes theilweise verletzt, oder vom Stamme entfernt wird, so leidet das allgemeine Wächsthum nicht sehr merklich, wenn dagegen der Stamm auch nur für eine schmale Strecke rund herum, bis auf den Holzring, entrindet wird, so stirbt der über dieser Zirkelwunde gelegene Theil früher oder später ab; weil der Zusammenhang des Cambiums unter- und oberhalb der Wunde aufgehoben, und dadurch der Saftaustausch in beiden Theilen, wenn auch nicht ganz unterbrochen, so doch sehr beschränkt wird. Dafs noch ein Zusammenhang durch saftführende Zellen des Stammtheils oberhalb der Wunde mit dem unter derselben gelegenen stattfindet, beweist das sogenannte Ringeln der Obstbäume. Der Theil des geringelten Zweiges über der Zirkelwunde wird ungleich stärker verdickt (*Prunus*, *Pyrus*), derselbe Theil soll angeblich mehr Früchte tragen, er soll jedoch auch ungleich früher als der nicht geringelte Zweig desselben Baumes absterben. Mir fehlen bis jetzt hierüber eigene Untersuchungen. Ueber die Reproduction der Rinde besitzen wir schöne Beobachtungen von TH. HARRIS und von TRÉCUL. Die Rinde ergänzt sich nämlich, so lange noch Cambium vorhanden ist, durch dasselbe, ja sogar die Markstrahlen scheinen, wenn das Cambium entfernt wird, ein neues Cambium zu erzeugen; doch ist ein Abschluss der Luft z. B. durch Glas nothwendig. Die Wunde bedeckt sich zuerst mit einer Korkschicht und unter ihrem Schutz entwickelt sich darauf die secundäre Rinde.

Auch die Ueberwallung ist eine Bildung des Cambium; sie erscheint sowohl an Orten, wo dem Baum ein Ast genommen wurde, als auch an nahe über der Wurzel abgesägten Stämmen. Nach GÖPPER¹⁾ soll sie nur dann erfolgen, wenn die Wurzel des Baumstumpfes mit einem benachbarten kräftigen Baume durch Verwachsung vereinigt ist, so dafs der noch stehende Baum als Nährstamm für den Stumpf auftritt. Ueberwallte Stücke von *Abies pectinata* sind an manchen Orten (am Thüringer Wald) gar nicht selten, überwallte Stücke der Fichte (*Picea vulgaris*) sah ich im Forstrevier Sachsenried (Bayern). Bei der Buche

Schlitz das Rindenstück *c* des edlen Zweiges *B*, welches die Knospe *d* trägt, so tief zwischen Holz und Rinde herab, dafs der Blattstiel *e* etwa das Ende des Rindenschlitzes (*b*) erreicht. Der letztere wird alsdann sofort mit Bast verbunden.

¹⁾ GÖPPER, das Ueberwallen der Tannenstöcke. Bonn 1842.

überwallen (überwachsen) diejenigen Stellen, wo Aeste genommen werden, vollständig, die Wunde schließt sich nach einer Reihe von Jahren so vollkommen, daß nur eine Wölbung am Stamm die Stelle des vormaligen Astes bezeichnet. Das Ueberwallen des Aststumpfes der Buche ist mir am lehrreichsten geworden; es zeigt sich hier eine Fortdauer der Holz- und Rindenbildung vom Cambium aus, bis ans freie Ende des Aststumpfes, Holz und Rinde wachsen über denselben hinweg. Die offene Wunde wird schon im ersten Jahre etwas enger; mit der sich alljährlich erneuernden Holz- und Rindenbildung schließt sich dieselbe darauf mehr und mehr, bis endlich der ganze Stumpf kegelförmig überwachsen und die Wunde vollständig geschlossen ist. Längsdurchschnitte durch die Mitte eines solchen überwallten Stammes zeigen schon mit bloßem Auge das allmähliche Vorrücken der neuen Holz- und Rindenbildung über den Stumpf; das junge Holz legt sich über den entblößten Holzring, ihn bedeckend und zuletzt kuppelartig verschließend. Alte kräftige Buchen am Schloßberge zu Schwarzburg im Thüringer Walde liefern zahlreiche Beispiele für diese vollständige Ueberwallung. — Ob aber wirklich ein Verwachsen der Wurzeln des gefälltten Stammes mit den Wurzeln eines üppig vegetirenden Baumes, wie GÜPPER und nach ihm MEYER¹⁾ annehmen, zur Ueberwallung des Stammstumpfes nothwendig ist, vermag ich nicht zu entscheiden; bezweifle es jedoch, weil unter günstigen Umständen sogar Stämme und Aeste der *Salix capraea*, welche als Scheitholz im Herbst in Klafter gestellt wurden, im nächsten Frühjahr zu überwallen anfangen, und zwar am unteren Ende (Wurzelse) kräftiger als am oberen Ende²⁾. Außerdem findet man nicht selten im Walde überwallte Tannenstöcke, obgleich in der näheren Umgebung Bäume derselben Art fehlen. Ich halte deshalb eine Wurzelverwachsung zur Ueberwallung nicht für durchaus nothwendig; dieselbe wird in einem geschlossenen Tannenbestande freilich niemals fehlen, da die Wurzeln der Tannen leicht und häufig mit einander verwachsen. Daß aber die Ueberwallung sogar ohne eigene Wurzeln, aus der im Stamme selbst aufgespeicherten Nahrung beginnen kann, beweist der von mir angeführte Fall; ich glaube deshalb, daß die eigenen Wurzeln des Stockes für eine Zeit lang genügen, um eine Holzbildung in demselben fortzuführen, will aber gern zugeben,

1) Preussische Provinzialblätter 1843.

2) Der Güte des Herrn Förster HAUER zu Leutenberg verdanke ich solche Stammstücke.

dafs die Wurzelverbindung mit einem kräftig vegetirenden Stamm die Holz- und Rindenbildung befördern und für längere Zeit erhalten mag.

Bei der Ueberwallung zeigt sich so recht die Unthätigkeit des Holzringes dem Gesamtcambium und der Rinde gegenüber. Ich habe den $1\frac{1}{2}$ Zoll starken Ast einer Buche vor mir, der im fünften Lebensjahre, $\frac{1}{4}$ Zoll im Durchmesser haltend, wahrscheinlich durch gewaltsames Abreißen eines Zweiges eine lange, fast bis ans Mark dringende, breite Wunde erhielt; ein achtjähriges, darauf folgendes Wachstum des Baumes hat die Wunde durch Ueberwallung bis etwa auf eine Linie geschlossen¹⁾, das neu entstandene überwallende Holz ist durch eine schwache, am äußeren Rande verkorkte, gelb gefärbte, Rindenschicht von dem abgestorbenen Holz der überwallten Wunde geschieden. — Bei weichen Hölzern mit einer sehr thätigen Rinde bildet sich, wenn der Stamm im Inneren, durch Wegfaulen des Markes und älteren Holzes hohl wird, ebenfalls durch Ueberwallung an den offenen Stellen des ausgehöhlten Stammes nach der Höhlung zu neues Holz und neue Rinde; bisweilen entstehen in dieser Ueberwallung Adventivknospen oder Adventivwurzeln, der Baum entsendet in solchem Falle Aeste und Wurzeln in die Höhlung seines eigenen Stammes. Als Prachtexemplar eines derartigen Baumes kann ich eine uralte Linde vor dem Gasthofs zu Schwarzburg bezeichnen; ein fast armdicker, leider gekappter, Ast und mehrere ebenso starke Wurzeln entspringen aus dem überwallten Theil im Inneren dieses herrlichen Baumes¹⁾. — Der Stamm der Kopfweiden wird bekanntlich sehr bald hohl, in seinem modernden Holz finden sich häufig lange, verzweigte, an ihrer Basis oft sehr starke Wurzeln, die im abgestorbenen Zustande bisweilen einer *Rhizomorpha subcorticalis* nicht ganz unähnlich sein mögen (Bd. 1. p. 178). Diese Wurzeln entspringen an einer überwallten Stelle aus der Krone des Baumes und nähren sich vom faulenden Holz ihres eigenen Stammes.

In dem Hohlwerden der Bäume sehen wir den besten Beweis für die Unthätigkeit des Markes und des älteren Holzes; der Splint, oder das junge Holz dagegen mag noch längere Zeit, wenigstens durch seine Markstrahlen und, z. B. bei der Eiche, durch sein Holzparenchym, für die Zwecke des Baumes thätig sein; das Kernholz und das saftlos

¹⁾ Vor einigen Jahren ist das Innere dieser Linde, in guter Absicht, ausgemauert, und dadurch leider das interessante Präparat den Blicken des Beschauers entzogen worden.

gewordene Mark sind es dagegen sicherlich nicht mehr. Der Stamm der hohlgewordenen Kopfweide, der in demselben Grade wie er durchs Cambium im Umfang neues Holz erhält, von Innen her sein älteres Holz durch Verwesung verliert, beweist ohne Widerrede, daß der Heerd des Lebens dicotyledoner Pflanzen zwischen Holz und Rinde, also im Gesamtcambium des Stammes liegt.

Durch äußere Verletzungen, welche Gruben bilden, in denen sich das Regenwasser sammeln kann, werden manche Bäume, z. B. die Eiche und die Linde, hohl; es entsteht nämlich, von der verwundeten Stelle ausgehend, ein Fäulnißproceß, der sich immer tiefer in den Stamm hinabzieht und immer weiter um sich greift. Sogar die Fichte (*Picea vulgaris*) wird, wenn die zur Harzgewinnung in den Stamm gerissenen tiefen Rinnen nicht sorgfältig ausgezogen sind und sich Feuchtigkeit in ihnen sammeln kann, bisweilen hohl; an der Kunststraße von Blankenburg nach Schwarzburg (Thüringer Wald) findet man mehrfach hohle Fichtenstämme. Die Art der Anzucht der Kopfweide bedingt schon das Hohlwerden derselben. Auch der Baobab (*Adansonia digitata*) und sogar der Drachenbaum (*Dracaena Draco*) werden sehr leicht hohl; der alte Drachenbaum zu Orotava ist seinem Einsturz nahe, sein hohler Stamm, welcher schon die Hälfte der Krone verloren hat, ist sehr morsch und durch Ausfüllung mit Mauerwerk gestützt.

Bei den dicotyledonen Pflanzen ist die Knospenausbildung ungleich verbreiteter als bei den Monocotyledonen; die Mehrzahl der Zweige entsteht bei ihnen durch die Ausbildung der Axillarknospen, also nahe der Stammspitze; deshalb bilden sich nur in seltenen Fällen und dann meistens im unteren Theil eines Stammes aus Adventivknospen neue Zweige. Die Zucht des Niederwaldes beruht auf deren Erscheinen; aus den Stöcken oder aus den Wurzeln, die im Boden verbleiben, entspringen neue Zweige, welche unter Umständen sogar zu neuen Bäumen werden können. Die Nadelhölzer eignen sich nicht für diese Cultur, weil sie schwierig oder gar nicht Nebenknospen bilden; die Eiche und der Haselstrauch, desgleichen die Erle, die Birke und die Linde machen dagegen leicht Stock- oder Wurzelausschlag; die Espe treibt an lichten Waldstellen aus allen Wurzeln reichlich Zweige.

Sehr lehrreiche Präparate für die Bildung der Zweige und das Wachstum des Holzes um dieselben liefert die Verwesung bei der Tanne; man findet dergleichen auf alten Beständen. Ich besitze ein

solches Präparat und will dasselbe hier näher beschreiben. Die senkrecht im Hauptstamm verlaufenden Holzzellen sind meistens vermodert und zum allergrößten Theil entfernt, die den Stamm bogenförmig durchsetzenden Zweige sind dagegen vollständig erhalten, sie endigen nach dem Mark zu mit einer stumpfen, glatten Spitze, verzweigen sich selbst im Holz des Stammes mehrfach, und verdicken sich bei ihrem Verlauf durch den Stamm; das senkrechte Holz des letzteren schlingt sich, wo es erhalten ist, um dieselben. — Wir haben in diesem Präparat Beweise für einige bisher nicht vollständig gelöste Fragen. — Die spitze, glatte Zuschärfung der im Mark endigenden Zweige, deren das besprochene Stammstück mehrere besitzt, beweist das Entstehen dieser Zweige aus Knospen in der Nähe des Vegetationskegels. Aus dem innersten Theil des Stammes, der kaum eine Markscheide gebildet hat, hervorgegangen, mußten die Zweige, welche sich bald auch durch ihr eigenes Gesamtcambium verdickten, dem Mark zugewandt, mit einer Spitze endigen, denn die zarteren, der Markscheide angehörenden Theile des Gefäßbündelsystems mußten der Fäulniß weichen (Bd. 1. p. 338), während die später entstandenen, stärker verholzten Zellen derselben widerstanden. — Der geschlängelte Verlauf der senkrechten Holzzellen im Stamm, um die denselben durchsetzenden Zweige, welche hier immer, den zum Blatte gehenden Gefäßbündeln der Palmen ähnlich, Bogen beschreiben, beweist aufs schlagendste, daß genannte Zweige nicht durchs Holz des Stammes gewachsen sind, daß vielmehr letzteres, als später entstanden, sich in seiner Ausbildung nach ihnen richten mußte. Die nach dem Umkreis des Stammes zunehmende Stärke der das Holz durchsetzenden Zweige zeigt außerdem, daß selbige sich, so lange sie frei waren und sich ungehindert entwickeln konnten, verdickten; der geschlungene Verlauf des jüngeren Holzes um einen alten Ast beschreibt deshalb einen ungleich stärkeren Bogen, als um einen später entstandenen Zweig von geringerem Durchmesser. Das den Zweig umschlingende Holz ist nicht mit ersterem verwachsen, weil die Rinde des Zweiges hier eine solche Verwachsung verhindert. Der Zweig kann, soweit er vom Holz des Hauptstammes umschlungen ist, sich selbst nicht mehr verdicken.

Noch muß ich der verkürzten Zweige oder der sogenannten Dappelnadeln unserer Kiefer gedenken, welche dem Nadelkranz der Lerche (Fig. 92. p. 17) ähnlich sind, sich aber 1. dadurch von ihm unterscheiden, daß nur wenig Blätter als Nadeln ausgebildet werden,

und daß 2. ihr Vegetationskegel abstirbt und nur bei einigen Pinus-Arten in bestimmten Fällen weiter treibt, während der verkürzte Zweig der Lärche viele Jahre hinter einander Blätterkränze entwickelt. — Die Doppelnadel unserer Kiefer, am Grunde von einer Scheide häutiger Deckschuppen umgeben, entspringt in der Achsel eines als Deckblatt der Triebknospe dienenden schuppenförmigen Blattes (Fig. 121). Bei der Keimpflanze der Kiefer dagegen ist dieses Deckblatt als einfache Nadel ausgebildet (Fig. 122), und ebenso verhält sich der Knospen-

Fig. 122.

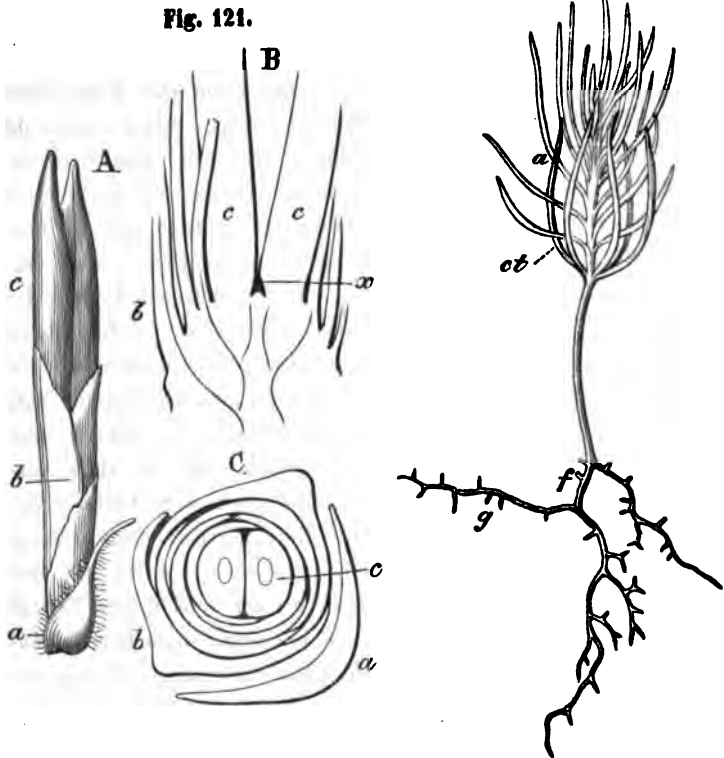


Fig. 121. A Der verkürzte Zweig der gemeinen Kiefer (*Pinus silvestris*) noch ehe derselbe vollständig entfaltet ist, 8mal vergrößert. *a* das Deckblatt der Achselknospe, aus welcher der verkürzte Zweig hervorging, *b* die aus häutigen Deckblättern, welche der Achselknospe selbst angehören, entstandene Scheide, *c* eine der beiden Nadeln. B Der Längsschnitt durch die Mitte eines solchen Zweiges, *b* u. *c* wie bei A, *x* der kleine Vegetationskegel zwischen den beiden

ausschlag am Stamme der canarischen Kiefer. Im ersten Jahre fehlen hier die verkürzten Zweige, sie entstehen aber schon im zweiten Jahr, und zwar sowohl in der Achsel der als Nadeln ausgebildeten Blätter am Trieb des ersten Jahres, als auch in der Achsel der Knospenschuppen am Trieb der folgenden Jahre. *Pinus canariensis* macht, wenn ihr viele Aeste genommen werden, reichlich Knospenausschlag, der oftmals den ganzen Stamm bekleidet; sie treibt in diesem Falle auch aus dem Vegetationskegel der verkürzten Zweige, gleich der Lerche (Fig. 92. *d*), schlanke Triebe, was bei unserer Kiefer, für welche die Bildung von Nebenknospen durchaus unbekannt ist, nur als seltene Ausnahme vorkommt. — Verkürzte, aus einer von häutigen Deckblättern gebildeten Scheide hervorbrechende Zweige sind allen wahren *Pinus*-arten eigen, die Zahl der Nadeln, welche die Scheide umschließt, ist dagegen nach den Species verschieden; so haben *Pinus silvestris*, *Pinus pumilio* und *Pinus pinea* 2 Nadeln, *Pinus canariensis* besitzt 3, und zwar über einen Fuß lange Nadeln, und *Pinus strobus*, desgleichen *Pinus cembra* sind mit 5 Nadeln versehen.

XII. Das Blatt.

§. 45. Das Blatt (*folium*) entsteht unter dem Vegetationskegel eines Stammes; es kann aus sich keine neue Blätter bilden, weil ihm selbst der Vegetationskegel mangelt. Das Blatt ist ein Seitenorgan des Stammes, bestimmt dessen thätige Oberfläche zu vermehren und, gleich der grünen Rinde, der Pflanze Luftnahrung zuzuführen, während es selbst vom Stamme aus Bodennahrung erhält. — Das Wachsthum des Blattes erlischt an seiner Spitze zuerst, es wächst an seiner Basis, und nach der Vertheilung der Gefäßbündel gleichzeitig noch an verschiedenen Theilen seiner Fläche weiter, bis es seine volle Ausbildung erreicht hat. Seine Lebensdauer ist verschieden, es trennt sich früher oder später vom Stamme. — Wenn im

Nadeln. *C* Querschnitt durch die Basis eines solchen noch nicht entfaltenen Zweiges. Die Bezeichnung wie bei *A* u. *B*. *B* u. *C* sind 20mal vergrößert.

Fig. 122. Die Keimpflanze von *Pinus silvestris* im ersten Sommer. *a* Der aus der Stammknospe hervorgegangene Stamm, *ct* die Samenlappen, *f* die Pfahlwurzel, *g* Seitenwurzeln.

Gewebe des Blattes eine Stammknospe entsteht, so kann sich aus derselben eine neue selbstständige Pflanze entwickeln, direct kann dagegen das Blatt niemals zum Zweig oder zur neuen Pflanze werden, und ebensowenig kann es direct Wurzeln erzeugen.

SCHLEIDEN¹⁾ hat wohl zuerst die richtige Unterscheidung des Blattes nach der Art seines Wachstums geliefert. Obschon er übersehen, daß das Blatt nicht allein an seiner Basis, sondern vielfach auch gleichzeitig an verschiedenen Orten seiner Fläche fortbildungsfähig ist, wie dies von GRIESEBACH²⁾ zuerst nachgewiesen wurde, bleibt es doch unbestreitbar richtig, daß seine Spitze in allen Fällen zuerst aufhört sich fortzubilden. STEINHEIL³⁾, v. MERKLIN⁴⁾, NÄGELI⁵⁾ BENJAMIN⁶⁾ und ganz besonders TRÉCUL⁷⁾ haben die Gesetze, nach welchen sich die verschiedenen Blattgestalten entwickeln, zu erforschen gesucht; die Beobachtungen der letztgenannten Herren stimmen zu meiner großen Freude mit meinen eigenen Untersuchungen⁸⁾ so vollkommen überein, daß sie sich gegenseitig stützen und ergänzen. — v. MOHL⁹⁾ hat gegen MIRBEL, und mit Recht, das Wachstum des Gefäßbündels im Palmenblatte von der Basis aus verfochten; auch nach KARSTEN¹⁰⁾ sind in der Spitze der Palmenblätter die Gefäßbündel weiter ausgebildet. Ich halte den Grad der Ausbildung der letzteren für das sicherste Kennzeichen der Entwicklungsstufe eines Pflanzentheils, indem die Gefäßbündel mit demselben wachsen und sich mit ihm ausbilden. — E. MEYER¹¹⁾, MÜNTER¹²⁾ und GRIESEBACH haben Messungen über das Wachstum der Blätter angestellt, für die Entwicklungsgeschichte der Blätter kryptogamer Pflanzen hat HOFMEISTER¹³⁾ schöne Beiträge geliefert, desgleichen hat CASPARY die Entwicklung des Victoria-Blattes in ihren verschiedenen Momenten verfolgt. Ueber die Stellung der Blätter am Stamm haben wir sehr ausgedehnte Arbeiten von ALEXANDER BRAUN¹⁴⁾ und von CARL SCHIMPER¹⁵⁾, desgleichen durch die Gebrüder BRAVAIS¹⁶⁾ erhalten und HANSTEIN¹⁷⁾ hat kürzlich das Verhältniß der Gefäßbündel im Stamm zur Blattstellung zu ermitteln versucht. — Ich halte mich im Folgenden zunächst an meine eigenen Untersuchungen.

1) SCHLEIDEN, Grundzüge der Botanik. 1. Aufl.

2) GRIESEBACH in WIEGMANN'S Archiv 1844. p. 134.

3) STEINHEIL, Observations sur le mode s'accroissement des feuilles. Annales des sciences 1837.

4) v. MERKLIN, Entwicklungsgeschichte der Blattgestalten. Jena 1846.

5) NÄGELI, Zeitschrift für Botanik 1844 u. 1846.

6) BENJAMIN, Zur Phyllogenes. Bot. Zeitung 1856. p. 871.

7) TRÉCUL, sur la formation des feuilles. Annales des sciences 1854.

8) SCHRACHT, Beiträge zur Anatomie und Physiologie der Gewächse. p. 1—28. Berlin 1854.

9) v. MOHL, Vermischte Schriften. p. 180.

10) KARSTEN, Die Vegetationsorgane der Palmen. p. 84.

11) Lindaea 1832.

12) Lindaea XV und botanische Zeitung 1843.

13) CASPARY, Tägliche Periode des Wachstums des Blattes von Victoria regia. Flora 1856. p. 129.

14) W. HOFMEISTER, Die Keimung u. s. w. der höheren Kryptogamen.

15) A. BRAUN, Vergleichende Untersuchungen über die Ordnung der Schuppen an den Tannenzapfen. Nova Acta Acad. C. L. Tom. XIV. Derselbe, Ueber die Möglichkeit eines wissenschaftlichen Verständnisses der Blattstellung. Flora 1835.

16) L. u. A. BRAVAIS, Mémoires sur la disposition géométrique, des feuilles et des inflorescences etc. Paris 1838.

17) HANSTEIN, Zusammenhang der Blattstellung mit dem Bau des dicotylo-
donen Holzringes. PRINGSHEIM'S Jahrbücher. Bd. 1. p. 233—233.

Bei den Laub- und Lebermoosen begegnen wir zuerst dem wirklichen Blatte, denn bei den höheren Algen, für welche NÄGELI¹⁾ schon Stamm und Blätter unterscheidet, sind beide oftmals noch nicht scharf genug getrennt, um sie allgemein annehmen zu können, ebenso bei den Charen, deren quirlförmig gestellte Seitenäste von Einigen, und vielleicht mit Recht, als Blätter gedeutet worden, da sie, wie NÄGELI u. A. BRAUN²⁾, nachgewiesen haben, dem Wachstumsgesetz des Blattes folgen und sich dadurch wesentlich vom Stamm der Charen unterscheiden, welcher gleich dem Stamm der höheren Pflanzen an seiner Spitze fortwächst und unter derselben neue Blätter bildet.

Der Anfang eines Blattes erhebt sich überall unter dem Vegetationskegel der Stammspitze zuerst als kleines Wäzchen, das sich immer mehr hervorschiebt und bald eine bestimmte, meistens flächenförmige Gestalt annimmt. Nur bei den Laub- und Lebermoosen (*Sphagnum*, *Jungermannia anomala*, *Frullania tamarisci*), wo das fertige Blatt aus einer einzigen Zellschicht besteht, gelang es mir, seinen Ursprung bis zur ersten Zelle rückwärts zu verfolgen. Bei allen höher entwickelten Pflanzen, wo das Blatt später aus mehreren Zellenlagen besteht, sind dessen erste Zellen viel zu klein, um sie mit Sicherheit vom Gewebe des Vegetationskegels unterscheiden zu können.

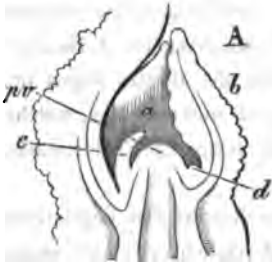
Anfänglich wächst das Moosblatt allerdings, wie es NÄGELI beschrieben hat, an seiner Spitze, bald aber hört dieser Theil auf, neue Zellen zu bilden, und es wächst alsdann durch Bildung neuer Zellen in seinem unteren Theile. Nach den verschiedenen Gestalten der Lebermoosblätter, welche bekanntlich keinen Mittelnerv, überhaupt kein Gefäßbündel besitzen, dauert bald die Zellenbildung in der Mitte, bald am Rande des Blattes länger fort; im ersten Falle wird das Blatt gewölbt (bei *Sphagnum cymbifolium* und bei *Frullania*, wo namentlich zur Bildung des helmförmigen Anhängsels die Zellenbildung in der Mitte noch lange fortdauert, wenn sie am Rande bereits aufgehört hat); die Wölbung solcher Blätter ist eine natürliche Folge ihres Wachstums. Im anderen Falle entstehen die so verschiedenen Formen zerschnittener oder zertheilter Blätter, deren specielle Entwicklungs-Geschichte noch nicht bekannt ist.

¹⁾ NÄGELI, Wachstum und Begriff der Blätter. SCHLEIDEN und NÄGELI, Zeitschrift für wissenschaftl. Botanik. Heft 3—4.

²⁾ A. BRAUN, Die Richtungsverhältnisse des Saftstromes der Characeen. Monatsbericht der Berliner Akademie 1852.

Dem Moosblatt ähnlich erfolgt nun die Bildung eines jeden Blattes überhaupt. Unter dem Vegetationskegel der Stammknospe tritt ein Complex kleiner Zellen hervor, welcher sich mehr und mehr erhebt

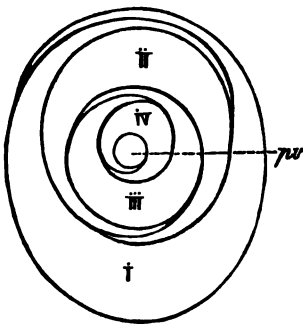
Fig. 123.



und ein warzenförmiges oder wulstförmiges Ansehn gewinnt (Fig. 123 c). Die einzige Verschiedenheit, welche sich beim ersten Entstehen der Blätter kund giebt, ist durch die Weise ihrer Anordnung unter dem Vegetations-

kegel bedingt. Ein stengelumfassendes Blatt bedarf nämlich zu seiner Entstehung des ganzen Umfanges der Stammspitze; die anfangs warzenförmige Erhebung, welche der Mittellinie des jungen Blattes

Fig. 124.



entspricht, breitet sich in diesem Falle nach beiden Seiten aus, sie wird zu einem Wulst, welcher bald den ganzen Vegetationskegel umfaßt (Fig. 124). Zwei gegenständige Blätter treten dagegen gleichzeitig mit einander, als kleine Wärzchen unter dem Vegetationskegel hervor, sie theilen sich darauf in dem Umkreis desselben, indem jede Blattanlage für sich einen Halbkreis bildet. (Fig. 125.) Treten noch mehr Blatt-

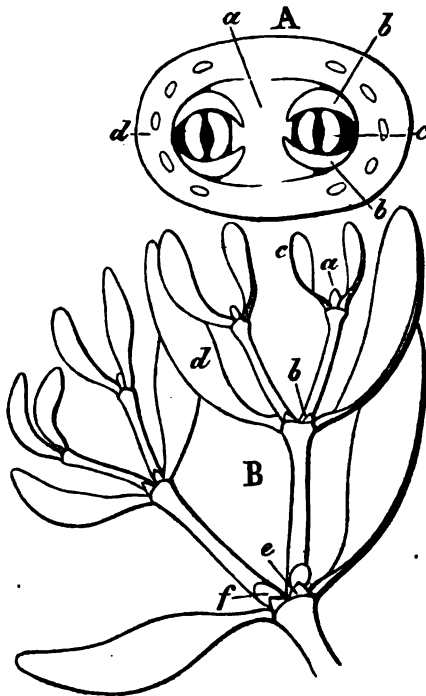
anlagen auf gleicher Höhe hervor, so nimmt in diesem Falle ein jedes Blatt einen um so kleineren Theil des Umkreises für sich in Anspruch u. s. w. Sind die ausgebildeten Blätter dagegen spiralförmig am Zweige gestellt und sind überdies Nebenblätter vorhanden, so entstehen im

Fig. 123. *Alnus glutinosa*. A Die Spitze eines Zweiges im Frühling als Längsdurchschnitt, *pv* der Vegetationskegel, *a* das eine der Nebenblätter des Blattes *b*; *c* ein viel jüngeres Blatt, *d* die Knospe, welche bereits in der Achsel des Blattes *b* entstanden ist. B ein etwas späterer Zustand eines Blattes, *m* der Mittelnerv, *y* der Endzahn, *z* die Zähne des Blattrandes. (Vergrößerung 40 mal.)

Fig. 124. Querschnitt durch die Endknospe von *Saccharum officinarum*. i—iv die dem Alter nach auf einander folgenden Blätter, *pv* der Vegetationskegel. (Vergrößerung 10 mal.)

letzteren Falle drei warzenförmige Erhebungen, welche nach der Art der Blattstellung einen gröfseren oder geringeren Theil des Stammumkreises beanspruchen (Fig. 126). Während demnach das stengel-

Fig. 125.



umfassende Blatt für sich allein den ganzen Umkreis der Stammspitze verbraucht, sich die beiden gegenständigen Blätter aber zu 2 in diesen Umfang theilen, vermehrt sich bei den Blattquirlen noch die Zahl der Blätter, welche mit einander auf gleicher Höhe angelegt werden und ihrer Zahl entspricht natürlich der Antheil der Stammspitze, den sie für ihre Ausbildung in Anspruch nehmen.

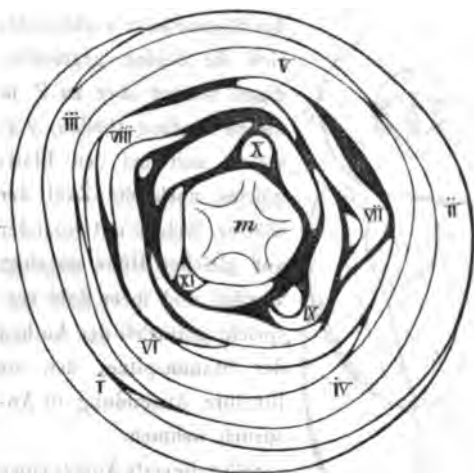
Selbst die erste Anlage einer Knospe in der Achsel eines jungen Blattes ist von einer Blattanlage ursprünglich nicht zu unterscheiden, denn beide bilden eine aus kleinen zarten Zellen bestehende Er-

hebung (Fig. 88. p. 9). Die Stellung der Knospe in der Achsel eines Blattes und die verschiedene Weise der späteren Ausbildung zeigen hier erst den ungleichen Werth. Die junge Knospe bildet nämlich in der Regel schon frühzeitig unter ihrer Spitze, welche zum Vegetationskegel wird,

Fig. 125. *Viscum album*. A Querschnitt durch die Zweigspitze im Winter, a die Basis der Endknospe, welche zur Blüthe wird und die zu jeder Seite eine Achselknospe besitzt, welche zwei Blattkreise (b u. c) gebildet hat, b u. b bleiben im Frühjahr als kleine Schuppen am Grunde des neuen Zweiges (B, b), c u. c dagegen erheben sich im kommenden Frühjahr von dem neu entstandenen Stengelglied getragen (B, c) und werden große Laubblätter; d das vorjährige Laubblatt des Mistelzweiges B, dessen kleines schuppenförmiges Knospendeckblatt e am Grunde seines Stengelgliedes sitzt, f eine in der Achsel des Schuppenblättchens entstandene Knospe, die entweder zur Blüthe oder zum Zweig wird. (A ist 40mal vergrößert.)

Blattanlagen, während das Blatt, in dessen Achsel sie entstand, aus sich keine Blätter erzeugen kann, sich vielmehr als einfaches oder zusammengesetztes Blatt ausbilden muß.

Fig. 126.



Mit dem Auftreten der Blattanlage unter dem Vegetationskegel gehen auch Gefäßbündel vom Stamme aus in dieselbe, um sich im Innern des Blattes als sogenannte Nerven mit demselben weiter auszubilden. Nach der Vertheilung dieser Nerven richtet sich nunmehr das Wachstum des Blattes, dessen Spitze unter allen Verhältnissen am frühesten unthätig wird¹⁾.

Ich unterscheide mit SCHLEIDEN vier Arten der Blätter, nämlich: 1. Keimblätter oder Samenlappen (Cotyledones), 2. Knospenschuppen oder

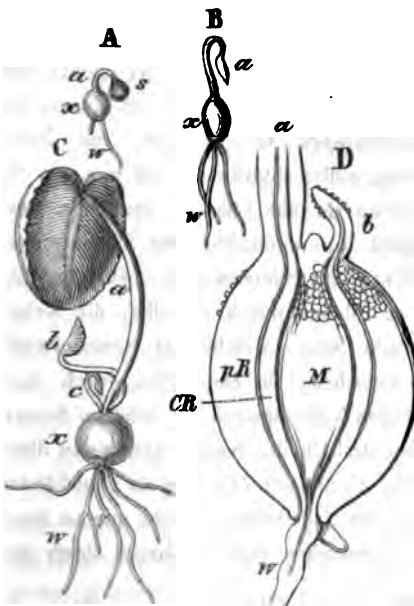
Fig. 126. *Quercus Robur*. Querschnitt durch die Endknospe des Zweiges. I—VI Deckblätter oder Knospenschuppen, VII—IX dagegen Blätter mit ihren beiden Nebenblättern, m das 5 kantige Mark der Stammspitze. (Vergrößerung 40 mal.)

¹⁾ H. CAÛGER hat in neuester Zeit diejenigen Bildungen im Pflanzenreich, welche, kaum angelegt, wieder absterben, Vorläufer genannt. (Die Vorläufer. Bot. Zeitung 1856. p. 545.) Die frühzeitig absterbende Spitze des Blattes ist nach ihm der Vorläufer desselben, ebenso hat der Zweig, welcher an seiner Spitze abstirbt, nach ihm, einen Vorläufer. CAÛGER eifert bei dieser Gelegenheit gegen diejenigen Botaniker, nach welchen das Blatt immer an seiner Spitze zuerst fertig ist; allein wenn er für das Blatt einen Vorläufer annimmt, so sagt er mit anderen Worten dasselbe. Ich weiß sehr wohl, wie schwer es ist, eine scharfe, überall passende Definition des Blattes zu geben, glaube jedoch, daß wir durch Annahme der Vorläufer nicht viel gewinnen, wenigstens nichts Neues lernen. Die früher als die übrigen Theile des Blattes unthätig werdende Spitze kann überdies nicht wohl als ein besonderes Organ, als Vorläufer, betrachtet werden, da sie sich nicht als solches scharf abgliedert; auch stirbt der Zahn eines jeden gezähnten Blattes in derselben Weise ab, wie dessen Spitze (siehe weiter oben), was schon bei den Lebermoosblättern, wo eine Zelle retortenförmig hervortritt und darauf ihren grügefärbten Inhalt verliert (GOTTSCHE, über Haplomitrium Taf. XV. Fig. 7 u. 11) bekannt ist. Wir müssen einmal, um uns verständigen zu können, Blatt und Stamm unterscheiden.

Knospendeckblätter (tegmenta), 3. Laubblätter oder Stengelblätter (folia caulina), 4. zur Blüthe gehörige Blätter (phylla), muß jedoch bemerken, daß diese Eintheilung keinesweges scharfe Grenzen bildet, indem es Keimblätter giebt, die von den später entstandenen Laubblättern weder der Gestalt noch der Function nach verschieden sind (Cyclamen), desgleichen Knospenschuppen, welche ganz allmählig in die Laubblätter übergehen (am zweiten Trieb von Aesculus u. s. w.¹⁾.

§. 46. Die Keimblätter (Cotyledones) oder die ersten Blattorgane einer durch geschlechtliche Zeugung entstandenen phanerogamen

Fig. 127.



Pflanze sind schon im Embryo vor seiner Keimung vorhanden, sie dienen später der keimenden Pflanze in der einen oder der anderen Weise zur Ernährung. Die monocotyledonen Gewächse sind mit einem Keimblatte versehen, die dicotyledonen Pflanzen besitzen dagegen in der Regel deren zwei. Cyclamen hat nur ein Keimblatt, das von den später entstehenden Laubblättern weder im Bau, noch in der Gestalt und Function wesentlich abweicht (Fig. 127), die Abietinen besitzen dagegen 4—12 Samenlappen, deren Zahl für dieselbe Pflanze nicht einmal constant ist (Fig. 128). Aber

Fig. 127. *Cyclamen europaeum*. A keimender Same, *s* die Samenschale, *a* der Blattstiel des Samenlappens, *x* die Achse der Keimpflanze, *w* Wurzeln. B Etwas ältere Keimpflanze. Die Bezeichnung wie vorhin. C Noch ältere Keimpflanze. Der Samenlappen *a* entspricht vollkommen den nachherigen Blättern *b* u. c. D Längendurchschnitt von B; *m*. Mark, *c b R* Cambiumring, *p R* primäre Rinde, *a* Blattstiel des Samenlappens, *b* erstes Blatt, *w* Wurzel. (Vergrößerung 15mal.)

¹⁾ C. SCHIMPER, WYDLER u. A. BRAUN unterscheiden 1. Niederblätter (die Knospenschuppen und die schuppenförmigen Blätter der Rhizome u. s. w.). 2. Laubblätter, 3. Hochblätter (Blätter, aus deren Achsel eine Blüthe hervorgeht),

nicht alle Gewächse sind mit Keimblättern versehen; in beiden Abtheilungen der Phanerogamen finden wir Embryonen ohne Samenlappen, so bei sämtlichen Orchideen, bei den Orobanchen, *Monotropa*, *Hyd-*

Fig. 128.



nora, *Rafflesia* und nach SCHLEIDEN bei einigen Cactus- und *Cuscuta*-Arten.

Nach der Weise eines Blattes unter dem Vegetationskegel der Stammknospe des Keimes entstanden (Fig. 84. p. 6), ist der Bau und die Gestalt der Keimblätter nach der Function derselben für die junge Pflanze verschieden. Es kommt hier zuerst in Betracht, ob ein Sameneiweiß vorhanden ist oder nicht; im ersten Fall liegt der Keim in einem, im Embryosack entstandenen, mit Nahrungsstoffen (Stärkmehl, Oel u. s. w.) erfüllten Gewebe, im anderen Falle umgiebt ihn unmittelbar die Samenschale.

Wenn ein Sameneiweiß vorhanden ist, so ernährt sich zuerst die junge Pflanze durch dasselbe, die Keimblätter sind alsdann an derjenigen Seite, welche das Sameneiweiß berührt, mit einem Epithelium versehen, sie empfangen durch dasselbe die sich allmählig verflüssigenden Nahrungsstoffe, welche im Samen aufgespeichert sind und verlassen deshalb den Samen erst, wenn diese Nahrung verzehrt ist, um von da ab für eine Zeit lang als Laubblätter zu fungiren. So die Keimblätter der Nadelhölzer, welche nur an ihrer oberen Seite mit Spaltöffnungen versehen sind, während doch bei

Fig. 128. I Keimpflanze von *Thuja*, II u. III Keimpflanze von *Pinus silvestris*, IV Keimpflanze von *Ephedra*. *s* der Same, welcher bei *Thuja* und *Pinus* über die Erde gehoben und wenn sein Sameneiweiß verbraucht ist, abgestreift wird (II), bei *Ephedra* dagegen in der Erde verbleibt, obschon die beiden Samenlappen wie bei *Thuja* hervortreten. Der obere Theil des Sameneiweißes, welcher mit der Kernwarze (*y*) hervortritt, vermittelt die Ernährung durch das Sameneiweiß. + Die Grenze zwischen Stamm und Wurzel.

welche Unterscheidung für die rein morphologische Betrachtung der Blattformation vielleicht den Vorzug verdient (Bot. Zeitung 1844. p. 625), da sich nach ihr mit Benutzung der Anfangsbuchstaben N. L. H. leicht ein Schema für die Blattfolge am Stamm einer gegebenen Pflanze aufstellen lässt (A. BRAUN, das Individuum der Pflanze. Berlin 1853.)

Abies gerade die untere Seite der Nadel Spaltöffnungen besitzt und selbige der Oberseite fehlen. Nur bei *Ephedra* kommt das merkwürdige, mir für keine andere Pflanze bekannte Verhältniß vor, daß eine eigenthümlich gebaute Partie des Sameneiweißes sammt der Kernwarze mit der keimenden Pflanze den Samen verläßt und demselben allmählig die Nahrungstoffe des in letzterem zurückgebliebenen Theiles zuführt (Fig. 128).

Ferner ist zu unterscheiden, ob die Keimblätter überhaupt jemals den Samen verlassen, oder ob sie immer in demselben verbleiben. Keimblätter, welche nur so lange, als Sameneiweiß vorhanden ist, im Samen verbleiben, dann aber hervortreten, zeigen uns die Nadelhölzer, ferner *Tilia*, *Coffea* u. s. w., sie sind durch ihren Bau für beide Lebensweisen geschickt, das Epithelium ihrer unteren Blattseite vermittelt, so lange sie im Samen verweilen, die Resorption des Sameneiweißes, die mit Spaltöffnungen versehene Oberhaut der oberen Blattseite macht sie dagegen später zum Dienst über der Erde geschickt. — Samenlappen, welche sofort hervortreten, besitzen, mit Ausnahme von *Ephedra*, nur solche Pflanzen, welche kein Sameneiweiß zu verzehren haben, als *Fagus*, *Acer*, *Ulmus*, *Betula* und *Alnus*. Die Keimblätter der beiden zuerst genannten Pflanzen sind verhältnißmäßig groß und gewähren deshalb der Luft eine bedeutende Berührungsfäche. Bei allen von mir untersuchten Samenlappen dieser Art ist die Unterseite mit Spaltöffnungen versehen, sie sind sämmtlich, gleich dem Laubblatte, durch Bildung von Chlorophyll in ihren Zellen grün gefärbt. Keimblätter, welche niemals den Samen verlassen, finden wir endlich sowohl bei Pflanzen mit Sameneiweiß als auch bei eiweißlosen Samen. Im ersten Falle ist das Keimblatt nur für die Aufsaugung der Nahrungstoffe geschickt, es vergrößert sich in dem Maße als es das Sameneiweiß in seiner Umgebung verzehrt hat; eine epitheliumartige Oberhaut und zahlreiche Gefäßbündel in einem saftreichen zartwandigen Parenchymgewebe begünstigen dieses Geschäft. Die Keimung der Palmen (Fig. 129), der Gräser und unter den Dicotyledonen der Cycadeen zeigt uns dies Verhältniß. Bei *Cycas* sind zwei Keimblätter vorhanden, welche aber nur an ihrer Basis getrennt sind, bei *Zamia spiralis* hat das vereinigte Ende gar die Gestalt eines einzigen jungen Wedels; ich vermute deshalb, daß sich hier nur ein Keimblatt weiter ausgebildet hat und das zweite nur in seinem Basaltheil vorhanden, mit dem anderen verwachsen

ist¹⁾. Bei *Canna*, wo ein eigentliches Sameneiweiß fehlt, zehrt das Keimblatt von dem Gewebe des Knospenkerns, der hier dessen Stelle

Fig. 129.



vertritt, ebenso bei *Strelitzia*. — Im zweiten Fall enthält der Samenlappen selbst, welcher alsdann in der Regel fleischig ist, eine große Menge Nahrungstoffe, als Stärkmehl, fettes Oel u. s. w. aufgespeichert, Gefäßbündel durchziehen auch ihn; er liefert der jungen Pflanze aus sich die erste Nahrung, während die vorhin betrachteten Arten der Keimblätter sämtlich in der einen oder in der anderen Weise nur als Vermittler für die Ernährung auftreten; dagegen kann derselbe aber nicht, wie jene von außen her neue Nahrung zuführen (*Quercus*, *Juglans*, *Castanea*, *Aesculus*, *Pisum*). Solche Keimblätter sterben ab, sobald ihr Nahrungstoff verzehrt ist.

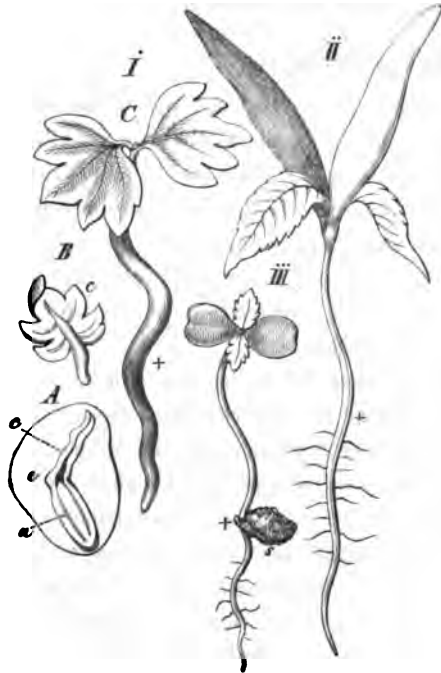
Die Samenlappen dauern überhaupt nur so lange als sie für die junge Pflanze nützlich sind; bei den Palmen und Gräsern vergehen sie sobald das Sameneiweiß durch sie verzehrt ist; bei den Nadelhölzern, desgleichen bei der Buche, dem Kaffeestrauch u. s. w. werden sie, gleich Laubblättern, abgeworfen, sobald die junge Pflanze hinreichend eigene Blätter entwickelt hat. — Blattgrün findet sich nur in den Keimblättern über der Erde.

Fig. 129. Der runde Same der *Chamaedorea* durchschnitten vor und im Beginn der Keimung, desgleichen ein Längsschnitt durch die Mitte des Keimes vor der Keimung (25 mal vergrößert), endlich eine Keimpflanze, welche bereits das vierte Blatt (*e*) entfaltet hat, *a* der Vegetationspunkt der Stammknospe, *b* das erste, *c* das zweite, *d* das dritte, *e* das vierte Blatt, *al* das Sameneiweiß, *em* der Keim.

¹⁾ KARSTEN hat bei *Zamia muricata* die Keimentwicklung verfolgt, und anfangs 2 vollkommen getrennte, gleich lange Samenlappen gefunden, die Verwachsung erfolgt später, unterbleibt auch bei ungleicher Länge der Samenlappen bisweilen. Abhandl. der Berliner Akademie 1856.

Die Gestalt der Samendlappen ist nach den Pflanzen sehr verschieden. Nur selten entspricht sie genau den späteren Laubblättern (bei *Cyolamen*), in der Regel weicht sie mehr oder weniger von ihnen

Fig. 130.



ab; so hat die Linde (*Tilia*) (Fig. 130) tiefgespaltene und umgekehrt der Ahorn (*Acer*) ungetheilte Keimblätter, während doch die Laubblätter des ersten Baumes ungetheilt und gerade die des anderen getheilt sind. Noch weniger entsprechen diejenigen Samendlappen, welche den Samen niemals verlassen (*Juglans*, *Quercus*, *Castanea*, sowie *Phönix*, *Chamaedorea*, *Triticum* u. s. w.), dem Laubblatt; sie machen in der Regel den größten Theil des Keimes aus, während die Achse, welche durch sie ernährt werden soll, nur sehr klein er-

scheint. Bei den Monocotyledonen umfaßt gar das einzige große Keimblatt scheidenartig die kleine Stammknospe, welche bei den drei zuletzt genannten Pflanzen schon einige Blattanlagen besitzt; seine Gestalt hat mit dem Laubblatt kaum etwas gemein; nur der Scheidentheil desselben tritt beim Keimen hervor und verlängert sich mehr oder weniger (Fig. 85. p. 6. Fig. 129). Die Keimblätter der Abietineen entsprechen dagegen schon mehr den nachherigen Nadeln, sie sind auch wie diese mit einem centralen Gefäßsbündel versehen. Bei den

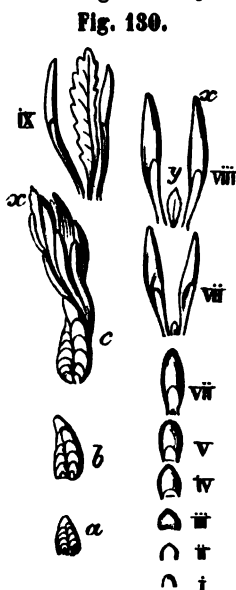
Fig. 136. Keimung. I *Tilia europaea*. A Der Same im Längsschnitt, a die Achse des Keimes, c Samendlappen, e Sameneiweiß. B Der Keim aus dem Sameneiweiß herausgenommen. C Junge Keimpflanze mit gespaltene Samendlappen, II die Keimpflanze von *Acer platanoides*, III die Keimpflanze von *Ulmus campestris*. + Die Grenze des Stammes und der Wurzel.

Cupressineen und Taxineen, welche mit zwei flachen Samenlappen keimen, haben sie dagegen eine von der Nadel abweichende, viel breitere Gestalt. Sogar die Pflanzen, welche später wenig entwickelte Blätter besitzen, als *Opuntia* und *Euphorbia canariensis*, keimen mit zwei verhältnismäßig großen, fleischigen, Samenlappen.

Die Knospenschuppen.

§. 47. Die Knospenschuppen (Tegmenta) sind die Blätter einer Stammknospe, die sich nicht als Laubblätter ausbilden, vielmehr schuppenartig bleiben und zum Schutz des jungen Triebes dienen, welcher unter ihrer Hülle überwintert; sie sind nur Gewächsen mit periodischem Wachsthum eigen. Aber auch diese besitzen sie nicht immer, da mehrfach die ältesten, äußersten Laubblätter der Knospe (bei *Viburnum* *Lantana*, *Siringa vulgaris*) oder deren Nebenblätter (bei *Alnus*) ihren Dienst versehen.

Die Knospenschuppen sind in ihrer Anlage von den nach ihnen gebildeten Laubblättern durchaus nicht verschieden, sie entstehen wie diese unter dem Vegetationskegel der Stammknospe und nehmen an ihr auch genau diejenige Stellung ein, welche dem Laubblatte eigen



ist (Fig. 125. p. 89); bei gegenständiger oder bei quirlständiger Blattstellung stehen deshalb 2 (*Aesculus*, *Sambucus*, *Coffea*) oder mehr Knospenschuppen mit einander als Kreise auf gleicher Höhe, bei spiralförmiger Blattstellung sind dagegen auch sie spiralförmig angeordnet (*Carpinus*, *Fagus*, *Quercus* Fig. 126. p. 90), desgleichen bei *Abies*, *Picea* und *Larix*. Bei *Pinus* sind sämtliche Blattanlagen des jungen Triebes als Knospenschuppen ausgebildet, ihre Achselknospe bildet dagegen die Doppelnadel mit deren Hüllblättern, welche gleichfalls als Knospenschuppen gedeutet werden müssen.

Pflanzen, deren Hauptblatt zu jeder Seite einen blattartigen Anhängsel, ein sogenanntes Nebenblatt besitzt, haben dennoch anfangs einfache und erst späterhin getheilte Knospen-

Fig. 130. *Quercus pedunculata*. *a* eine Zweigknospe vor dem Anschwellen, *b* eine angeschwollene Knospe, *c* eine Knospe im Aufbrechen. 1—ix Die

schuppen, wir sehen dies namentlich bei der Buche und bei der Eiche (Fig. 130), wo die untersten Schuppen jeder Knospe ungetheilt sind und erst ganz allmählig eine Differenzirung in Mittelblatt und zwei Nebenblätter erfolgt, welche hier immer den Werth der Knospenschuppen behalten, d. h. sich nicht grün färben, vielmehr absterben, wenn sich ihr Mittelblatt als Laubblatt ausbildet. Ganz ähnlich verhält sich die Buche, bei welcher der allmähliche Uebergang von der ungetheilten Knospenschuppe durch getheilte Schuppen zum Laubblatt mit Nebenblättern vielleicht noch mehr in die Augen fällt.

Selten besitzt die Knospenschuppe ausgebildete Gefäßbündel. Hierin allein liegt vielleicht zunächst der Grund ihrer im Vergleich zum Laubblatt unvollkommenen Ausbildung. Die Knospenschuppe stirbt an ihrer Spitze frühe ab, und ihre mit Luft erfüllten Zellen schützen vielleicht gerade deshalb, als schlechte Wärmeleiter, den jungen Trieb vor der Kälte des Winters. Wenn darauf im Frühjahr die Vegetation von neuem beginnt, so wachsen auch die Knospenschuppen vom Grunde aus für eine Zeit lang weiter; das Schwellen der Knospen vor dem Aufbrechen derselben beruht auf dieser Eigenthümlichkeit; doch sind es in der Regel nur die innersten Reihen der Deckschuppen, welche auf solche Weise sich schnell von ihrer Basis aus verlängern, dann aber eben so bald nach dem Hervorbrechen des jungen Triebes absterben. Wir sehen dies namentlich bei den Abietineen, aber auch bei der Buche und Eiche; der im Frühjahr neuentstandene Theil der Knospenschuppen ist zart und farblos, er erscheint häutig, während der im Herbst abgestorbene Theil viel festere Zellwände besitzt und in der Regel braun gefärbt ist. Die Nebenblätter der Buche und Eiche, welche noch längere Zeit am jungen Zweig verbleiben, sind gleichfalls an ihrer Basis häutig. — Die Knospenschuppen fallen entweder nach dem Aufbrechen der Knospen sämmtlich ab, oder es bleibt ein Theil derselben am Zweige zurück, wie bei den Abietineen, wo nur die innersten, welche sich noch im Frühjahr verlängert haben, abgeworfen werden, die übrigen dagegen, am Zweig verbleibend, die sogenannten Schuppenansätze bilden, nach welchen der Forstmann das Alter eines Zweiges zählt. Bei den Laubbölzern fallen zwar sämmtliche Knospenschuppen ab, doch bleiben die Narben

Blätter wie sie bei *c* übereinander stehend der Reihe nach sich folgen. I — VI als einfache Knospenschuppen, VII — IX als Nebenblätter *x*, zwischen welchen das Laubblatt (*y*) auftritt. (Man vergleiche Fig. 126. p. 90.)

als über einander liegende Kreise, eben so vielen verkürzten Stengelgliedern entsprechend, zurück. Beide, die Schuppenansätze sowohl als diese Narbenringe, verschwinden erst, wenn die grüne Rinde durch Korkbildung abgeworfen wird. Die äußeren Deckschuppen für die männliche Blüthe der Tanne bleiben gleichfalls als Blüthennest zurück. Bei der Fichte werden die inneren Knospenschuppen, mit einander durch Harz verklebt, in der Regel als Mütze abgeworfen.

Die Anatomie der Knospenschuppen ist sehr einfach, sie bestehen aus Parenchym, dessen Wände sich mehr oder weniger verdicken; ihre Oberhaut besitzt, soweit mir bekannt ist, keine Spaltöffnungen, sie enthalten auch keine Nahrungsstoffe für die Pflanze, sondern scheinen einzig und allein zum Schutz des jungen Triebes vor äußeren schädlichen Einflüssen, und zwar namentlich für die Kälte, bestimmt zu sein, welchen Zweck sie nur halb erfüllen würden, wenn sie sich nicht im Frühjahr an ihrem Grunde verlängern könnten, so daß der junge Trieb, welcher schon im Wachsen begriffen ist, noch länger unter ihrem Dache verbleibt¹⁾. Beim zweiten Trieb der Bäume ist der directe Uebergang der Knospenschuppen in die Laubblätter besonders auffällig; die Rostkastanie zeigt alsdann nicht selten Knospenschuppen, welche an ihrer Spitze 5—7 verkümmerte Einzelblätter tragen. Man könnte danach zum wenigsten für diesen Baum die Knospenschuppe als schnuppenartigen Blattstiel auffassen, würde aber damit nicht gar viel gewinnen, weil auch Pflanzen, welche den Unterschied zwischen Blattstiel und Blattfläche nicht zeigen, z. B. unsere Nadelhölzer, Knospenschuppen besitzen. Die Stengelglieder, welche Knospenschuppen tragen, bleiben immer unentwickelt.

Bei einigen Pflanzen hat jedes einzelne Laubblatt ein oder zwei besondere Hüllblätter, welche ich consequent den Knospenschuppen gleichstellen muß. Meistens fallen dieselben ab sobald sich das Laubblatt entwickelt; bei *Ficus stipulata* bleiben sie dagegen noch längere Zeit als falsche Nebenblätter. *Ficus elastica* ist mit einem Hüllblatt versehen, während *Ficus australis* und *Cecropia peltata* deren zwei besitzt. Beide Pflanzen treiben ohne periodische Unterbrechung, *Ficus Carica* dagegen mit periodischem Wachsthum hat gleich unseren Laubbäumen

¹⁾ Möchten doch diejenigen Botaniker, welche das Wachsthum der Blätter vom Grunde aus bei abgestorbener Spitze nicht zugeben wollen, einmal die Deckschuppen der Buche und der Abietineen betrachten; schon das unbewaffnete Auge wird sie hier leicht eines Besseren belehren.

Knospen mit mehreren Kreisen von Deckschuppen, welche, wenn sie abgefallen sind, Narben am Zweig zurücklassen; ein besonderes Deckblatt für jegliches Laubblatt ist außerdem noch vorhanden. — Die häufigen Blätter der Schalenzwiebel endlich sind ebenfalls Knospenschuppen.

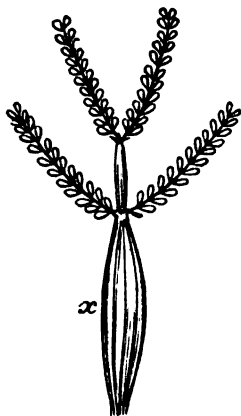
Die Laubblätter.

§. 48. Die Laubblätter oder Stengelblätter (*Folia caulina*) sind diejenigen Blätter einer Pflanze, welche von mehr entwickelten Stengelgliedern getragen werden und die in der Regel durch Bildung von Chlorophyll in ihren Zellen eine grüne Färbung annehmen. In ihrer Achsel liegt sehr häufig eine Stammknospe, die entweder zum Zweig oder zur Blüthe wird. Im ersten Fall nennt man ein solches Blatt das Stützblatt des Zweiges, im anderen wird es als Blüthendeckblatt (*Bractea*) bezeichnet. A. BRAUN, C. SCHIMPER und WYDLER nennen die letzteren Hochblätter.

Die Gestalt der Laubblätter ist sehr mannigfach und schwer unter allgemeine Begriffe zurückzuführen. Zunächst unterscheidet man gestielte und ungestielte oder sitzende Blätter. Gestielt ist ein Blatt, wenn es mit einem schmäleren, oftmals walzenförmigen oder halbwalzenförmigen Grundtheil am Zweige befestigt ist. Das gestielte Blatt hat immer eine Blattfläche oder Blattspreite, d. h. einen mehr flächenartigen Theil, während das ungestielte Blatt entweder ganz flächenartig, wie die Blätter der Liliaceen, oder ganz walzenförmig, wie das Blatt vieler *Hakea*-Arten sein kann. Das gestielte Blatt ist ferner entweder einfach, wenn sein Blattstiel nur eine einzige Blattfläche trägt, oder zusammengesetzt, wenn derselbe mehrere Blattflächen vereinigt. Trägt der gemeinsame Blattstiel eines zusammengesetzten Blattes seine Einzelblätter wie die Finger einer Hand nebeneinander, so wird ein solches Blatt ein fingerförmiges genannt (bei *Aesculus* und *Lupinus*). Trägt dagegen der gemeinsame Blattstiel seine Einzelblätter zu beiden Seiten, so nennt man das Blatt gefiedert (*Robinia*, *Rosa*). Doppelt gefiedert erscheint dasselbe, wenn sich der Hauptblattstiel (Blattstiel 1. Ordnung) seitlich wieder verzweigt und dessen Nebenblattstiele (Blattstiele 2. Ordnung) erst die Einzelblätter tragen, wie bei *Gleditschia triacantha*. Wenn sich endlich die Nebenblattstiele noch ein- oder zweimal verzweigen, so wird das Blatt mehrfach (3 oder 4fach) gefiedert genannt. Der gemeinsame Blattstiel eines gefiederten Blattes kann

mit einer Blattfläche (*Robinia*, *Rosa*), er kann aber auch mit einer Ranke (*Pisum*) endigen oder plötzlich abschliessen (*Tribulus*). Außerdem können die in der Regel paarweise auf gleicher Höhe stehenden Seitenblätter eines gefiederten Blattes mit einander von nahebei gleicher Größe sein, bei *Pisum*, es können aber auch größere und kleinere Blattpaare entweder regelmässig oder unregelmässig mit einander abwechseln, wie bei *Solanum tuberosum* und bei *Agrimonia (folium interrupti-pennatum)*. Das Blatt der *Robinia* ist streng genommen hierher zu zählen, denn es hat an der Basis eines jeden Seitenblattes ein pfriemförmiges Blättchen und an der Basis des Endblattes deren zwei.

Fig. 131.



Einige *Acacia*-Arten Australiens besitzen in den ersten Lebensjahren der Pflanze doppelt gefiederte Blätter mit einem mehr oder weniger flächenartig ausgebildeten Blattstiel. Späterhin aber kommen die Fiederblättchen nicht mehr zur Ausbildung, auch die Verzweigung unterbleibt und der einfache, jetzt noch flächenartige entwickelte Blattstiel versieht allein den Dienst der Blätter. Er wird *Phyllodium* genannt (Fig. 131) und ist dem Flachstengel (p. 26) der *Phyllanthus*-Arten ähnlich, trägt aber niemals Blüten; solche treten dagegen aus der Achsel des *Phyllodiums* hervor.

Nebenblätter (*stipulae*) nennt man blattartige Anhängsel am Blattstiel eines Laubblattes zu jeder Seite desselben; diese sind entweder grün gefärbt wie das Laubblatt zwischen ihnen und dann in ihrem Bau von ihm nicht wesentlich verschieden (*Rosa*, *Pisum*), oder sie verhalten sich wie die Knospenschuppen und vertrocknen, wenn sich der Zweig entwickelt (bei *Fagus*, *Quercus*). Häufig wird der Blattstiel durch seine Nebenblätter geflügelt. Bei zusammengesetzten Blättern entstehen die beiden Nebenblätter früher als die Fiederblättchen.

Als Blattgelenk (*articulatio*) bezeichnet man eine größere oder geringere Anschwellung an der Basis des Blattstieles oder bei sitzenden Blättern an der Basis des Blattes selbst. In dieser Anschwellung bildet

Fig. 131. Ein Blatt von *Acacia heterophylla*. x Das *Phyllodium*.

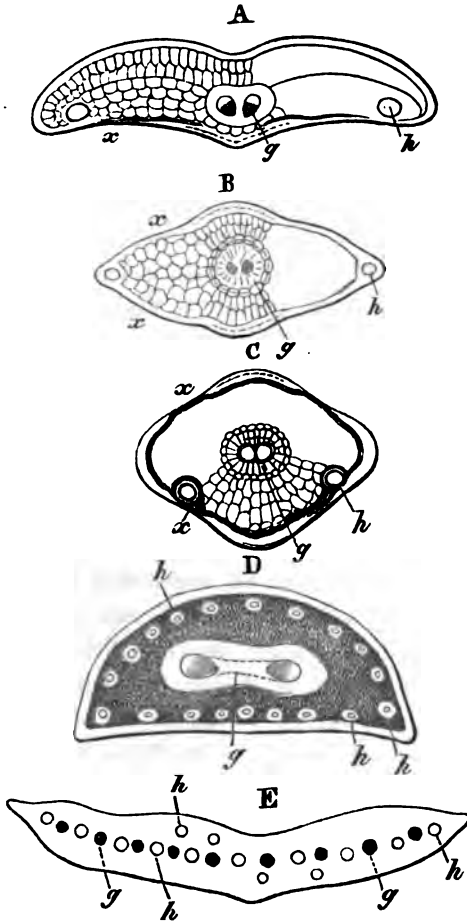
sich später eine Korkschicht, durch welche sich das Blatt mit glatter Fläche vom Zweige oder als Einzelblatt vom gemeinsamen Blattstiel trennt. Manche Botaniker bezeichnen nun als zusammengesetzte Blätter nur solche Formen, welche für jede besondere Blattfläche des gemeinsamen Blattstieles ein Blattgelenk besitzen, so daß jedes Einzelblatt für sich vom Blattstiel fallen kann, wie bei *Aesculus*, *Robinia* und *Rhus typhinum*; der gemeinsame Blattstiel fällt hier häufig erst zuletzt vom Zweige. Da aber nicht alle einfachen Blätter ein Blattgelenk besitzen und deshalb nicht abgeworfen werden, z. B. die äußeren Knospenschuppen der *Abietineen*, welche als Schuppenansätze stehen bleiben, während doch die inneren Knospenschuppen und später auch die Nadeln derselben Bäume ein Blattgelenk besitzen und durch dasselbe sich mit glatter Fläche vom Zweige trennen, so kann ich dieser Unterscheidung nicht beitreten. Ist das Blattgelenk sehr groß und bleibt ein Theil desselben nach dem Abwerfen des Blattes zurück, so wird der letztere Blattkissen oder Blattpolster genannt. Die Fichte besitzt ein solches Blattkissen, denn ihre Nadel wird nicht wie bei der Tanne dicht am Stamme abgeworfen. Die hervorragende Narbe abgeworfener Wedel der Farnkräuter (*Alsophila*, *Cyathea*) kann man Wedelkissen nennen.

Wenn die Basis des Blattstieles oder bei ungestielten Blättern der Basaltheil der Blattfläche selbst scheidenartig den Stamm umgiebt, so wird sie Blattscheide (*Ochrea*) genannt (bei *Cherophyllum* und vielen anderen Umbelliferen, desgleichen bei *Alpinia*, *Strelitzia*, *Musa*, *Saccharum* und den Gramineen überhaupt. — Blätter mit scheidenförmigem Basaltheil besitzen oftmals da wo die Blattfläche frei wird an der inneren Seite einen hautartigen Rand, den man bei den Gräsern das Blatthütchen (*Ligula*) genannt hat. Bei *Saccharum* ist dies Blatthütchen zahnartig gefranzt; bei *Alpinia nutans* ist dieser Rand bei der ausgebildeten Blattfläche braungefärbt und bereits vertrocknet.

Für das Einzelblatt selbst kann endlich jede nur denkbare Gestalt vorkommen. — Eine der einfachsten Blattformen ist die Nadel unserer Coniferen, welche mit einem centralen, nicht verzweigten Gefäßbündel versehen ist. Bei der Fichte und der Lerche fast 4kantig, bei der Kiefer halbwalzenförmig, wird sie bei der Tanne und bei *Taxus* flacher; bei *Podocarpus* und noch mehr bei *Araucaria brasiliensis* verläßt sie schon die Gestalt der eigentlichen Nadel und *Salisburia* endlich zeigt ein gestieltes, flaches Blatt mit zertheilten Nerven

(Fig. 132 u. 133). — Eine und dieselbe Pflanze hat oftmals wesentlich verschiedene Blattformen. Am auffallendsten zeigt sich dies vielleicht an den

Fig. 132.



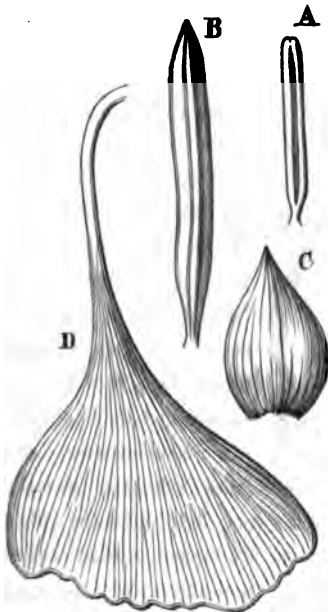
Keimpflanzen der Grevillea- und Hakea-Arten, deren Blätter allmählig von den ganzrandigen, stumpf lanzettförmigen Keimblättern, durch am Rande schwach u. darauf immer tiefer gezähnte, alsdann tief und immer tiefer getheilte Laubblätter, endlich in die vollendete Blattgestalt dieser Pflanzen, in eine zu beiden Seiten mehr oder weniger verzweigte Walzengestalt übergehen (*Hakea suaveolens*). Bei vielen einjährigen Gewächsen sind die nahe der Wurzel gelegenen Blätter (die Wurzelblätter) anders geformt, als die höher am Stiel vorkommenden. Auch haben die Blätter, in deren Achsel Blüten stehen, in der Regel eine andere, meistens einfachere Gestalt, als andere, in deren

Achsel entweder gar keine oder nur Zweigknospen vorkommen. Ich halte es für unmöglich, die verschiedenen Blattgestalten übersichtlich zu beschreiben, weil man niemals geometrische Figuren vor sich hat

Fig. 132. Querschnitt durch die Blätter der Nadelbäume. *A* *Abies pectinata*, *g* Gefäßbündel, *h* Harzgänge, *x* diejenige Partie, wo die Spaltöffnungen liegen. *B* *Larix europaea*. *C* *Picea vulgaris*. *D* *Pinus silvestris*. *E* *Araucaria brasiliensis*. (Vergrößerung 20mal.)

und überdies die eine Form stetig in die andere übergeht. Die Beschreibung der Blattgestalt einer gegebenen Pflanze variiert deshalb nicht selten bei verschiedenen Schriftstellern, woran zum Theil die Exemplare, nach welchen die Beschreibungen entworfen wurden, noch mehr aber die Auffassungsweise der Schriftsteller Schuld ist. Je glücklicher hier der Vergleich mit einer bekannten Körperform gewählt wird, um so besser ist natürlich die Beschreibung. Indem ich deshalb diesen Theil als nicht hierher,

Fig. 133.



sondern zur beschreibenden Botanik gehörig, übergehe, will ich nur der Terminologie des Blattrandes erwähnen und darauf durch die Entwicklungsgeschichte das Entstehen der Hauptformen des Blattes nachweisen (Fig. 133).

Die Blattfläche kann sein: ganzrandig (integer); sägezähmig (a) (serratus); gezähnt (b) (dentatus); gekerbt (c) (crenatus); ausgeschweift (d) (repandus), die vorspringenden Winkel spitz, die einspringenden abgerundet; buchtig (e) (sinuatus), die vor- und die einspringenden Winkel sind abgerundet, die einzelnen Theile werden alsdann L ä p p c h e n (lobuli) genannt; gewimpert (f) (ciliatus); ausgefressen (g) (erosus), vor- und ein-

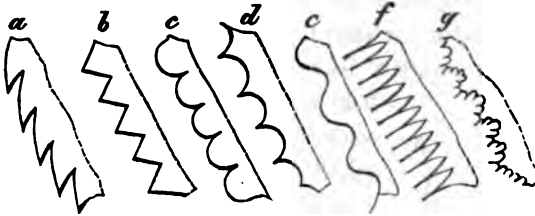
springende Winkel ganz unregelmäßig; gespalten (fissus), wenn die Theile etwa bis zur Mitte gehen, die einzelnen Stücke heißen dann L ä p p c h e n (lobuli); getheilt (partitus), wenn die Theilung über die Hälfte hinausgeht, die einzelnen Stücke werden alsdann Theile (partes) genannt; zerschnitten (sectus), wenn die Theilung vollständig ist, die einzelnen Stücke heißen in solchem Falle Abschnitte (segmenta) (Fig. 134)¹⁾.

Fig. 133. Blätter der Nadelhölzer. A Nadel von *Abies pectinata*. B Blatt von *Podocarpus lanceolatus*. C Blatt von *Araucaria brasiliensis*. D Blatt von *Salisburia adianthifolia*.

¹⁾ SCHUMMER, dem ich hier gefolgt bin, versucht noch weiter die Gestalten

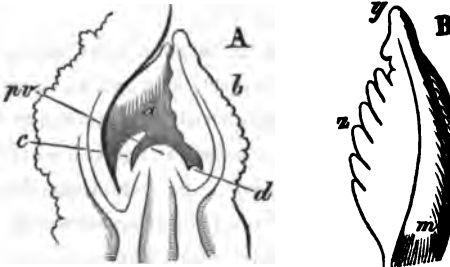
Das stufenweise Vor- und Rückschreiten in den Blattformen derselben Pflanze, mit dem sich schon früher einige Beobachter (SCHLEIDEN, A. BRAUN, WYDLER u. Andere) beschäftigt haben, ist neuerlich von

Fig. 134.



ROSSMANN ¹⁾ zur speciellen Aufgabe gewählt und sowohl für die Morphologie im allgemeinen interessant, als auch für die beschreibende Botanik wichtig; doch ist hier nicht der Ort, um weiter darauf eingehen zu können.

Fig. 135.



Das einfache Blatt der Erle, der Birke, der Weide und der Linde wird mit seinen beiden Nebenblättern gleichzeitig und auf gleicher Höhe unter dem Vegetationskegel angelegt (Fig. 135); die Nebenblätter sind anfangs sogar dem Hauptblatt vorangeilt und schützen dasselbe in der Knospe, werden jedoch später von ihm mächtig überholt. Das Erlenblatt gebraucht zu seinem Entstehen sammt seinen Nebenblättern etwa zwei Drittheile des Stammumkreises, es kann schon deshalb kein anderes Blatt mit ihm auf gleicher Höhe entstehen (Fig. 126. p. 90). Die beiden Nebenblätter, deren Spitze bald zu wachsen aufhört, wölben sich durch fortdauernde Zellenbildung am

Fig. 134. Der Blattrand in seinen verschiedenen Formen.

Fig. 135. *Alnus glutinosa*. A Längsschnitt durch die junge Zweigspitze im Frühling, *pv* der Vegetationskegel, *a* das Nebenblatt, *b* das zu ihm gehörige Laubblatt, *d* eine Knospenanlage in der Achsel desselben, *c* ein älteres Laubblatt. B Ein junges Blatt, *m* der Mittelnerv, *y* die Blattspitze, *z* die Zähne des Blattrandes erster Ordnung. (Vergrößerung 30 mal.)

unter feste Begriffe zu bringen; ich verweise auf seine Grundzüge. Bd. II. Ausg. II. p. 9—15.

¹⁾ ROSSMANN, zur Kenntniss der Phyllogomorphose. Heft 1 u. 2.

Grunde und in der Mitte, ihr Rand bleibt ungezähnt. Das Laubblatt, anfangs nur durch seine Stellung zwischen den beiden Nebenblättern zu unterscheiden, bildet zuerst die Anlage zum Mittelnerv. Im Cambiumbündel desselben entstehen darauf von unten her, gewissermaßen als Fortsetzung der Gefäßbündel des Stammes, einige Spiral- und Ringgefäße. Die Blattspitze, aus einem sehr zarten Zellgewebe bestehend, ist um diese Zeit schon abgestorben (Fig. 135 B. y), sie wird zum Endzahn des jungen Blattes. Zu beiden Seiten des Mittelnervs entsteht darauf die erste Anlage der Blattfläche; der Rand derselben entwickelt alsbald warzenförmige Vorsprünge, welche sich als die Hauptzähne des Blattrandes kundgeben (Fig. 135 B. z). Während nun zu ihnen vom Mittelnerv aus Seitennerven verlaufen, vertrocknen dieselben in gleicher Weise als vor ihnen der Endzahn abstarb, dem sie im Bau vollkommen entsprechen. Die Bildung dieser Hauptzähne des Blattrandes und der zu ihnen verlaufenden Hauptseitennerven erfolgt so rasch, daß ich nicht entscheiden kann, ob sie in aufsteigender oder absteigender Richtung stattfindet. Während sich nunmehr die Zellen des Mittelnervs und der vorhandenen Seitennerven verlängern, wächst das Gewebe der Blattfläche zwischen ihnen zunächst durch Zellenvermehrung. Zwischen den Hauptzähnen des Blattrandes entstehen alsbald neue Erhebungen, welche zu kleineren Zähnen (Zähnen zweiter Ordnung) werden und zu denen von den Hauptseitennerven aus Seitennerven zweiter Ordnung verlaufen. Die Bildung derselben erfolgt in aufsteigender Richtung, und zwar vom Blattrande aus, so daß diejenigen Seitennerven, welche noch zu einem Zahn gelangen, früher entstehen als diejenigen, welche nicht mehr bis zum Blattrand kommen. Die weitere Ausbildung der Seitennerven zweiter Ordnung erfolgt dann ganz in der Weise der Hauptseitennerven; einmal angelegt, hört auch in und neben ihnen die Zellenbildung auf, in ihrer Umgebung zeigt sich dagegen reichlich Chlorophyll, so daß die jungen Blattnerven, wie von einer grünen Hülle umkleidet, hervortreten; sie verlängern sich durch Wachstum ihrer eigenen Zellen, während das Blattgewebe zwischen ihnen sich durch fortdauernde Zellenvermehrung vergrößert und deshalb ein jugendliches, durchscheinendes Ansehen bewahrt.

Das junge Erlenblatt ist anfangs sehr schmal, mit seiner Ausbildung wird es darauf immer breiter, seine Spitze bleibt jedoch bei *Alnus glutinosa* im Wachstum zurück, weil ein oder zwei der höchst-

gelegenen Zähne des Blattrandes bald nach ihrem Endzahn absterben und dadurch auch die Entwicklung der zu ihnen gehörigen Seitennerven und des entsprechenden Theils der Blattfläche unterbleibt; die einwärts gebogene Spitze dieses Blattes findet somit in der Entwicklungs-Geschichte ihre Erklärung.

Die Anlage zum Blattstiel zeigt sich sobald das junge Blatt seine Seitenflächen bildet, indem sich dieselben allmählig am Blattgrunde verschmälern, aber dennoch erhebt sich das bis dahin sitzende Blatt erst wenn die Seitennerven zweiter Ordnung ausgebildet sind. Mit und zwischen den Seitennerven erster und zweiter Ordnung wächst nun das Blattgewebe fort und fort, während noch wiederholt, jetzt immer schwächer werdende Zwischennerven, als Zweige der bereits vorhandenen Gefäßbündel im Blattgewebe entstehen, welche jedoch, mit Ausnahme des unteren Theiles, den Rand des Blattes nicht mehr erreichen und sich entweder im Blattgewebe verlieren, oder wenn sie mit dem Zweige eines anderen Seitennervs zusammentreffen sich mit ihm vereinen und sogenannte Anastomosen bilden. Auch die Ausbildungsweise dieser letzten Blattnerven erfolgt nach demselben Typus wie bei den vorhergehenden; zuerst erscheinen dieselben als Cambiumbündel, in welchen bald darauf einige Gefäße entstehen; die Zellenbildung wird alsdann in ihnen beschränkt, nur das Cambium bleibt noch eine Zeit lang auch in dieser Weise thätig; denn durch dasselbe bilden sich überhaupt die Blattnerven dicotyledoner Pflanzen gleich ihrem Gefäßbündel im Stamme weiter.

Wenn das Blatt endlich mit allen seinen Zähnen und Nerven vollständig angelegt ist, so hört auch die Zellenbildung im Blattgewebe, welche bis dahin das Entstehen neuer Seitennerven begünstigte, allmählig auf; die Zellen des Blattgewebes wachsen von nun ab mit den betreffenden Gefäßbündeln. Das Wachstum des um diese Zeit noch kleinen Blattes erfolgt nunmehr in allen Theilen ziemlich gleichmäßig. Die Oberseite des Blattes erhält keine Spaltöffnungen, während die Unterseite selbige ausbildet; dem entsprechend entwickelt sich das Blattparenchym der oberen Seite anders als dasjenige der unteren Seite. Beide Blattseiten sind mit Drüsen, welche eine klebrige, süßlich-bitter schmeckende Flüssigkeit aussondern, besetzt; nur die Unterseite ist längs der Nerven und namentlich in der Achsel der Hauptseitennerven mit mehrzelligen Haaren versehen.

Die Nebenblätter der Erle besitzen im ausgebildeten Zustande

schwach entwickelte, ziemlich unregelmäßig verzweigte Nerven, ihr Rand ist undeutlich gezähnt; die Oberhaut der unteren, (äußeren) Seite besitzt Spaltöffnungen, beide Seiten sind mit Drüsen besetzt. Die Nebenblätter bleiben, grüngelblich, mit dem Laubblatt oder Mittelblatt am Zweige¹⁾.

Ganz in derselben Weise wie beim Erlenblatt entwickeln sich nun, soweit meine Untersuchungen reichen, welche mit *Trácul* vollkommen übereinstimmen, sämtliche einfache Blätter, desgleichen auch die Einzelblätter des zusammengesetzten Blattes. Bei allen erscheinen, wenn überhaupt Nebenblätter vorhanden sind, dieselben mit dem Mittelblatt auf gleicher Höhe. Die Spitze des letzteren stirbt darauf frühzeitig ab und wird zum Endzahn oder zur Blattspitze; ihr entsprechende Hervorragungen des Randes der Blattfläche bilden, indem sie ebenfalls frühzeitig absterben, die Seitenzähne, unter welchen die Seitennerven erster Ordnung endigen; wenn selbige fehlen so bilden die letzteren in der Regel Randanastomosen (bei *Eucalyptus* und *Ficus stipulata*). Die Seitennerven zweiter Ordnung entstehen, wie es scheint, immer von unten nach oben. Solange sich nun Seitennerven entwickeln bleibt auch das Blattgewebe jugendlich.

Für das zusammengesetzte gefiederte Blatt mag uns jetzt die Rose als Beispiel dienen. Bei der *Rosa canina* entsteht das zusammengesetzte Mittelblatt auf gleicher Höhe mit seinen beiden Nebenblättern. Von den drei sich hier erhebenden Wäzchen gewinnt das mittlere, das eigentliche Blatt alsbald den Vorsprung. Während nun die Nebenblätter, welche von Anfang an mit dem Laubblatt verbunden sind, zurückbleiben, entstehen zu jeder Seite der angelegten Spitze des Mittelblattes neue Erhebungen, welche in der Regel paarweise auftreten und den ersten Zähnen am Rande des Erlenblattes ähnlich sind. Die Reihenfolge, in welcher sie entstehen, konnte ich wie dort nicht mit genügender Sicherheit ermitteln; nach *Trácul* sollen sie jedoch in absteigender Ordnung entstehen. Die mittlere ursprüngliche und die seitlichen unter ihr entstandenen Erhebungen bilden sich darauf gleichzeitig mit einander und in derselben Weise aus, jede wird zum Einzelblatt, das sich für seine weitere Entwicklung genau so wie das Erlenblatt verhält. Die Spitze jedes Einzelblattes stirbt

¹⁾ Man vergleiche meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie. Taf. 1. Fig. 1—9.

nämlich zuerst ab, sie wird zum Endzahn, der Rand der sich bildenden Blattfläche bildet darauf Seitenzähne, zu denen vom Mittelnerv aus Seitennerven erster Ordnung gelangen, diese bilden alsdann wieder Seitennerven zweiter Ordnung u. s. w. Der gemeinsame Blattstiel, hier

Fig. 136.



von Anfang an stärker entwickelt, bleibt in der ersten Zeit verkürzt, die schon ziemlich weit ausgebildeten Einzelblätter liegen deshalb in der Knospe wie die Finger einer Hand nebeneinander (Fig. 136). Darauf verlängert sich der Blattstiel, sowohl an seiner Basis, als auch zwischen je zwei Blattpaaren, das unterste Blattpaar entfernt sich auf diese Weise von den Nebenblättern, das zweite und die folgenden Blattpaare rücken gleichfalls von einander und das Endblatt entfernt sich vom obersten Blattpaare.

Die Verlängerung des gemeinsamen Blattstiels zwischen je zwei Blattpaaren entspricht der Verlängerung des Stengelgliedes zwischen den Blättern eines jungen Zweiges; sie erfolgt, wie es scheint, zunächst durch Zellenausdehnung. Ob die Verlängerung des gemeinsamen Blattstiels von oben oder von unten her beginnt, vermag ich nicht mit Sicherheit zu entscheiden, dagegen ist die mit den Nebenblättern verbundene Basis desselben sicherlich einer der zuletzt ausgebildeten Theile des zusammengesetzten Rosenblattes¹⁾.

Das zusammengesetzte gefiederte Blatt der Walnufs (*Juglans regia*), dem die Nebenblätter fehlen, entsteht in ähnlicher Weise. Nachdem das Endblatt als Würzchen angelegt ist, erheben sich paarweise unter ihm die Seitenblätter und zwar, wie es scheint, in aufsteigender Ordnung, wonach das unterste Blattpaar das zuerst gebildete sein würde. Wenn alle Seitenblätter angelegt sind, entwickeln sie sich ziemlich gleichzeitig mit einander und mit dem Endblatt weiter. Jedes Seitenblatt erhält ein Blattgelenk, nur dem Endblatt fehlt dasselbe, sein Mittelnerv ist wie beim Rosenblatt die unmittelbare Fortsetzung des gemeinsamen Blattstiels. Die Einzelblätter rücken darauf, durch Verlängerung des

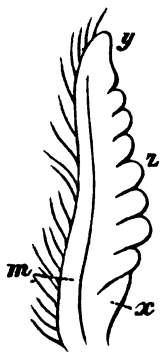
Fig. 136. Ein junges Blatt der *Rosa canina*. x Eines der beiden Nebenblätter, i das Mittelblatt, ii—iv die Seitenblätter der einen Seite. (Vergrößerung 40 mal.)

¹⁾ Man vergleiche meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie. Taf. I. Fig. 18—21.

gemeinsamen Blattstiels, der Höhe nach von einander; der letztere ist an seiner Basis mit einem Gelenk versehen¹⁾.

In derselben Weise entsteht auch das zusammengesetzte und gefiederte Blatt von *Sambucus nigra* und nur wenig von ihm verschieden bildet sich das gleichfalls zusammengesetzte und gefiederte

Fig. 137. Blatt von *Robinia pseudoacacia* (Fig. 137), dessen Einzelblätter, das Endblatt nicht ausgenommen, ein Blattgelenk besitzen. Neben jedem Seitenblatt erscheint hier überdies ein kleines, pfriemförmiges Blättchen, während dem Endblatt zwei solcher Blättchen (zu jeder Seite eines), zukommen. Der gemeinsame Blattstiel endigt mit einem Blattgelenk; zu jeder Seite desselben zeigt sich ein verholzter Dorn, welcher der Entwicklungsgeschichte nach als das Nebenblatt des zusammengesetzten Blattes betrachtet werden muß, da er fast gleichzeitig mit dem letzteren als kleines Wäzchen (*x*) angelegt wird. Die Seitenblätter treten auch hier



paarweise unter dem angelegten Endblatte hervor, sie gleichen anfänglich den Zähnen des Erlenblattes (Fig. 135. p. 104). Nachdem sie alle angelegt sind, erfolgt ihre weitere Ausbildung von unten nach oben, so daß die unteren Blattpaare den oberen etwas voraneilen. Das pfriemförmige Blättchen zur Seite jedes Einzelblattes unterscheidet man erst jetzt, bei seiner Anlage ist es vom ausgebildeten Einzelblatte nicht verschieden; ich muß deshalb annehmen, daß abwechselnd nur das eine Paar der angelegten Blätter um das andere vollständig ausgebildet wird, während das andere als pfriemförmiges Nebenblatt dicht unter dem anderen verbleibt, weil der gemeinsame Blattstiel dem entsprechend sich nur zwischen je zwei ausgebildeten Blattpaaren verlängert, wie ein derartiges Verhältniß für die Stengelglieder des Stammes nicht ungewöhnlich ist, wofür ich nur an *Viscum* und *Coffea* erinnern darf, wo abwechselnd um einander ausgebildete und unausgebildete, schuppenartig verbleibende, Blattpaare auftreten und nur zwischen je zwei ausgebildeten Blattpaaren ver-

Fig. 137. Ganz junges Blatt von *Robinia pseudoacacia*. *m* Der Mittelnerv, welcher zum gemeinsamen Blattstiel wird, *x* eins der Nebenblätter des zusammengesetzten Blattes, *y* das Endblatt, *z* die Seitenblätter. (Vergrößerung 40 mal.)

¹⁾ Meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie. Taf. 1. Fig. 11—14.

längerte Stengelglieder erscheinen. Das Akazienblatt¹⁾ erinnert aber auch andererseits an die zusammengesetzten Blätter der Kartoffel (*Solanum tuberosum*) und der Agrimonie (*Agrimonia Eupatoria*), wo größere und kleinere, weniger entwickelte Blätter ebenfalls paarweise mehr oder weniger regelmäßig mit einander abwechseln.

Das zusammengesetzte, aber gefingerte Blatt (*Aesculus Hippocastanum*) unterscheidet sich in seiner Entwicklungsweise vom gefiederten Blatte (*Rosa*, *Juglans*) nur dadurch, daß der gemeinsame Blattstiel sich hier zwischen je zwei Blattpaaren nicht verlängert, und daß dieselben somit der Höhe nach nicht von einander rücken. Bei der Rofskastanie ist jedes Einzelblatt, desgleichen der gemeinsame Blattstiel an seiner Basis mit einem Blattgelenk versehen²⁾.

Sogar das einfache, gelappte oder tiefgetheilte Blatt (*Acer*, *Vitia*, *Ampelopsis*) unterscheidet sich erst bei seiner weiteren Ausbildung vom zusammengesetzten gefingerten oder gefiederten Blatte, denn nach dem Hervortreten des Endlappens erscheinen unter ihm paarweise die Seitenlappen, welche in ihrer Anlage von den Einzelblättern der vorhin genannten Pflanzen nicht zu unterscheiden sind. Die vollständige Theilung derselben unterbleibt jedoch, und so entsteht statt eines zusammengesetzten gefingerten Blattes ein einfaches fingerförmig-zertheiltes oder auch gelapptes Blatt. Die Ausbildung jedes Lappens erfolgt dann wieder nach der Weise des Erlenblattes. Der Blattstiel des Ahorns besitzt an seiner Basis ein Blattgelenk und auch das Ende desselben, von dem die Hauptnerven der Blattfläche strahlenartig ausgehen, ist gelenkartig angeschwollen, es erinnert an das gefingerte Blatt der Rofskastanie und andererseits wieder an die einfachen, schildförmigen Blätter von *Tropaeolum* und *Hydrocotyle*, welche leicht auf dasselbe Bildungsgesetz zurückzuführen sind³⁾.

Alle Formen dicotyledoner Blätter lassen sich demnach aus der Entwicklungsgeschichte einfach erklären und kann es wenig befremden, daß oftmals dieselbe Pflanze scheinbar ganz verschiedene Blattgestalten zeigt, wie dies zwischen den Wurzelblättern und den höher am Stengel erscheinenden oder gar die Blüten stützenden Blätter so häufig, und bei einigen Pflanzen (*Morus*) sogar zwischen den gleich-

¹⁾ Meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie. Taf. 1. Fig. 23—26.

²⁾ Zur Litteratur: BENJAMIN, Entwicklungsgeschichte des Blattes von *Aesculus Hippocastanum*. Bot. Zeitung 1849. p. 449.

³⁾ Meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie. Taf. 1. Fig. 22 und Fig. 27—28.

werthigen Blättern desselben Zweiges der Fall ist. Das Bildungsgesetz des dicotyledonen Blattes möchte sich danach in folgender Weise resumiren lassen:

1. Die Spitze des dicotyledonen Blattes erscheint zuerst; stirbt sie sogleich ab, so wird sie zum Ende eines einfachen Blattes, bildet sie sich dagegen aus ihrer Mitte und vom Grunde her weiter aus, so wird sie entweder zum Endlappen eines gelappten oder getheilten, oder wenn sie ihren eigenen kürzeren oder längeren Blattstiel erhält, sogar zum Endblatt eines zusammengesetzten Blattes. — 2. Entstehen unter der Spitze des angelegten Blattes zu beiden Seiten neue Hervorragungen, so werden diese entweder zu Seitenzähnen eines einfachen Blattes, oder, wenn sie sich von ihrer Mitte und vom Grunde aus weiter bilden, zu Seitenlappen eines gelappten oder gar zu Seitenblättern eines zusammengesetzten Blattes. — 3. Erhebt sich der gemeinsame Blattstiel des letzteren zwischen den Blattpaaren nicht, so daß dieselben der Höhe nach nicht von einander rücken, so wird das Blatt gefingert; im anderen Falle wird es gefiedert. — 4. Ist das einfache Blatt oder der Blattlappen oder das Einzelblatt am Rande gezähnt oder gekerbt, so endigen die Hauptseitennerven unter einem Zahn, ist es dagegen ganzrandig, so bilden dieselben mit einander Randanastomosen. — 5. Erscheint endlich das Ende des Blattstiels in seinem ganzen Umkreis als Bildungscentrum, so erhalten wir das schildförmige Blatt, dessen Hauptseitennerven in absteigender Ordnung zu entstehen scheinen.

Das einfache monocotyledone Blatt mit parallelen Längsnerven wächst, gleich der Nadel der Coniferen, von seinem Grunde aus; seine Spitze ist der älteste, seine Basis der jüngste Theil. Wir sehen dies bei den Liliaceen, Irideen, Dracaenen, Gramineen und einem Theil der Orchideen sehr deutlich; oft ist der obere Theil bereits abgestorben, wenn noch die Basis fortwächst. Sobald aber die parallelen Längsnerven durch Quernerven verbunden sind, wie dies bei *Goodyera repens* und bei vielen Najadeen der Fall ist, so wächst das Blatt auch, seiner Nervatur entsprechend, an bestimmten Theilen seiner Fläche. In der Familie der Musaceen, wo von dem durchgehenden Blattstiel zahlreiche, mit einander parallel verlaufende, zarte Quernerven ausgehen, entsteht die Blattfläche wie beim dicotyledonen Blatte als seitliche Ausbreitung des Blattstiels. Indem nun später die Blattfläche des ausgebildeten, sehr großen Blattes, vom

Winde bewegt, zwischen den parallelen Quernerven einreißt, wird das Blatt der Musaceen, nach der Art und nach dem Standort mehr oder weniger, regelmäßig zerfetzt, was der Banane nach einem Sturme ein höchst eigenthümliches Ansehen gewährt.

In ähnlicher Weise entwickelt sich auch das gefiederte Palmblatt, denn auch hier entsendet der durchgehende Blattstiel zahlreiche parallele Seitennerven für die Blattfläche, welche anfangs ungetheilt ist; aber noch vor der vollständigen Ausbildung des Blattes reißt die Blattfläche zwischen den parallelen Quernerven und zwar vom Blattstiel aus ein, so daß wie bei der Banane parallele Lappen entstehen, welche hier aber durch eine Verlängerung des Blattstiels gleich den Einzelblättern eines dicotyledonen Fiederblattes von einander entfernt werden. Der Rand eines in solcher Theilung begriffenen Blattes ist oftmals noch zusammenhängend, wenn die Zerschlitzung, vom Blattstiel ausgehend, schon weit vorgeschritten ist. Die Breite der durch Zerschlitzung entstandenen Fiederblättchen ist nach der Palmenart und zwar nach der Weise wie sich der Blattstiel zwischen der Blattfläche verlängert, verschieden. Erfolgt diese Verlängerung in regelmäßigen Abständen und an beiden Seiten gleichmäßig, so sind die Fiederblättchen paarweise gestellt, erfolgt sie dagegen in ungleichen Abständen oder nur an der einen Seite, während sie an der anderen unterbleibt, so sind im ersten Falle die Fiederblättchen von ungleicher Breite, im anderen aber stehen dieselben nicht paarweise, d. h. nicht einander gegenüber. Die gleichmäßige oder ungleichmäßige Verlängerung des Blattstiels zwischen dem Fiederblättchen und noch andere, der einen oder der anderen Palmenart zukommende, Eigentümlichkeiten veranlassen außerdem mannigfache Gestalten. Dazu kommt noch das Verhalten des durch Zerschlitzung entstandenen Fiederblättchens selbst, welches, wenn sich der Theil des Blattstiels, dem dasselbe entspringt, nicht mehr verlängert, an seiner Basis die zusammengefaltete Gestalt, welche dasselbe innerhalb der Knospe besaß, auch fernerhin behält. Bei *Plectocomia elongata* besitzt der Rand der Fiederblättchen kleine Zähne, wodurch eine Neubildung bei der Entfaltung desselben längs dieses Randes bewiesen ist.

Wie das gefiederte Blatt der Palmen durch die Verlängerung seines Blattstiels zwischen den Fiederblättchen an das zusammengesetzte, gefiederte Blatt der Dicotyledonen erinnert, wo der gemeinsame Blattstiel in derselben Weise die Einzelblätter von einander entfernt, so

zeigt das Fächerblatt der Palmen wieder einige Analogie mit dem gefingerten Blatte der Dicotyledonen. Der Mittelnerv oder die Verlängerung des Blattstiels, welche beim gefiederten Palmenblatte dem gemeinsamen Blattstiel entspricht, endigt hier als Blattstiel, wo die Blattfläche beginnt, welche ebenfalls ungetheilt entsteht, aber strahlenartig ihre Nerven empfängt. Die Zerschlitzung geht vom Rande aus, und sie dringt nach der Palmenart weiter vor; bei *Latania burbonica* nur bis zur Hälfte, bei *Chamaerops humilis* dagegen bis zum Blattstiel. Die einzelnen Strahlenblättchen behalten auch hier mehr oder weniger ihre von der Lage in der Knospe herrührende Faltung. Die Spitze eines solchen durch Zerreiſung entstandenen Blattstrahls ist oftmals schon abgestorben, wenn seine Basis noch jugendlich erscheint.

Das am Rande tief ausgeschnittene Blatt einiger Aroideen (*Monstera*) erscheint ebenfalls zu Anfang mit ganzrandiger Fläche. Die tiefen Ausschnitte des Randes, desgleichen die runden Löcher inmitten der Blattfläche entstehen erst später, weil bestimmte Parteen derselben gesetzmäßig in ihrer weiteren Fortbildung gehemmt werden oder gar absterben; während der Rand der entstandenen Löcher eine neue Oberhaut erhält. — Die zahllosen Löcher in der Blattfläche der *Ovirandra fenestralis*¹⁾ möchten vielleicht in derselben Weise entstanden sein; die ganzrandige, ziemlich große Blattfläche dieser Pflanze, mit der den Najadeen eigenen Nervatur, hat nämlich zwischen den zahlreichen Nerven kein Blattparenchym ausgebildet; das fenesterartige Ansehen der Blätter gab dieser Pflanze ihren Namen.

Die Bildungsgesetze für die monocotyledonen Blattformen, soweit selbige von mir untersucht sind, würden sich nunmehr folgendermaßen zusammenstellen lassen:

1. Das monocotyledone Blatt stirbt zuerst an seiner Spitze ab²⁾; seine Fläche ist anfänglich immer ungetheilt, wohl aber mit Randzähnen versehen. 2. Bleibt es ungetheilt und verlaufen seine Nerven sämtlich parallel der Längsachse des Blattes, ohne daß ein sehr entwickelter Mittelnerv entsteht, so wächst er nur an seinem Grunde, ihm fehlt in diesem Fall der Blattstiel (*Liliaceae*, *Irideae*, *Orchis* u. s. w.). Ist dagegen ein ausgeprägter Mittelnerv vorhanden und sind die übrigen

¹⁾ Ich sah die *Ovirandra fenestralis* zuerst im Herbst 1855 im Garten zu Kew; dieselbe ist jetzt auch in einigen Gärten Deutschlands vorhanden.

²⁾ Beim Bananenblatt, das, wenn es hervortritt, um sich abzurollen, eine lange vertrocknete Spitze trägt, besonders deutlich.

ihm parallelen Längsnerven noch unter einander durch Quernerven verbunden, so wächst das Blatt, seiner Nervatur entsprechend, an verschiedenen Stellen seiner Blattfläche; in diesem Falle wird auch ein Blattstiel gebildet, welcher zunächst an seiner Basis wächst (Goodyera, Potamogeton u. s. w.). 3. Erscheint ein Blattstiel, der sich als Mittelnerv in die Blattfläche fortsetzt und sind in der letzteren nur mit einander parallele Quernerven vorhanden, so wächst das Blatt wahrscheinlich (?) in aufsteigender Ordnung, d. h. die untersten Quernerven sind älter als die oberen (Musa, Chamaedorea, Phönix). 5. Zerschlitzt sich ein solches Blatt zwischen seinen Quernerven und verlängert sich der Mittelnerv zwischen den Segmenten, so erhalten wir das gefiederte Blatt vieler Palmen (Phönix, Chamaedorea, Plectocomia). Diese Segmente wachsen häufig noch eine Zeit lang an ihrem Grunde fort. 6. Verläuft dagegen der Blattstiel nicht als Mittelnerv durch die Blattfläche; sondern entsendet derselbe nur strahlenartig Nerven zu den Zähnen des Randes und zerschlitzt sich darauf die Blattfläche vom Rande her, so erhalten wir das Fächerblatt anderer Palmen (Chamaerops, Thrinax, Corypha, Latania); jedes Segment wächst auch hier noch eine Zeit lang an seinem Grunde fort. 7. Bleiben endlich an der ursprünglich ganzrandigen und undurchlöcherten Blattfläche bestimmte Parteen des Randes und der Mitte im Wachsthum zurück, so erscheinen die Gestalten tief getheilter Blätter, wie wir solche bei einigen Aroideen kennen, deren Fläche gar häufig noch ziemlich unregelmäßig durchlöchert ist (Monstera).

Beide, das monocotyledone Blatt sowohl als das dicotyledone, wachsen demnach an ihrem Grunde und außerdem, nach der Art ihrer Nervatur, häufig noch an verschiedenen Orten ihrer Fläche; die Spitze beider stirbt zuerst ab. Die gefiederten und gefächerten Blätter der Monocotyledonen bilden sich durch Zertheilung einer anfänglich ungetheilten Blattfläche, während die zusammengesetzten Blätter der Dicotyledonen, welche denselben entsprechen, ihre Einzelblätter von Anfang an als getrennte Theile entwickeln.

Die kryptogamen Blätter endlich reihen sich, ihrer Gestalt und ihrem Bau nach, bald den monocotyledonen und bald den dicotyledonen Blättern an. Ihre Spitze stirbt, soweit mir bekannt ist, in allen Fällen zuerst ab. Für die Laub- und Lebermoosblätter, desgleichen für das einen häutigen Zahnkranz bildende Blatt der Equisetaceen läßt sich das Wachsthum am Grunde, wenn sich die Spitze nicht

mehr fortbildet, leicht wahrnehmen, ebenso bei den Lycopodiaceen und namentlich bei Isoetes. Alle derartige Blätter mit gar keiner oder mit sehr einfacher Nervatur, aus einem oder mehreren, alsdann unter sich parallelen Längsnerven bestehend, wachsen wie die ihnen im Bau und in der Gestalt entsprechenden Arten der phanerogamen Blätter. Die häufig zusammengesetzten Blätter der Farrnkräuter, desgleichen einiger Rhizocarpeen, welche im jüngsten Zustande gleich einer Uhrfeder aufgerollt sind, entwickeln ihre Einzelblätter in aufsteigender Ordnung nach der Weise der Dicotyledonen, sie reihen sich an die zusammengesetzten, gefiederten Blätter der Cycadeen, deren Einzelblätter ebenfalls in aufsteigender Ordnung entstehen. Bei den beblätterten Lebermoosen kommen, häufig außer den gewöhnlichen, alsdann zweizeilig stehenden Blättern, noch Bauchblätter (Amphigastria) vor, welche an der Erdseite des kriechenden Stammes auftreten und meistens eine andere Gestalt besitzen (Lejeunia, Frullania, Mastigobryum, Lepidocia u. s. w.). Andere haben eigenthümlich geformte Blattanhänge, welche bei Frullania helmförmig sind, bei Micropterigium aber als breite Leiste auf der Blattfläche stehen, und deren Entwicklungsgeschichte sehr erwünscht wäre. Auch die flächenförmigen, sogenannten laubigen Lebermoose sind meistens mit Blattorganen versehen, welche bei Metzgeria,

Fig. 138.



Blasia und bei den Marchantien unverkennbar sind, dagegen bei Anthoceros gänzlich zu fehlen scheinen. Das Blatt von Jungermannia albicans hat nur scheinbar einen Mittelnerf, durch langgestreckte Zellen in der Mittellinie der Blattfläche hervorgerufen. Die Blätter der Laubmoose (Sphagnum ausgenommen) haben dagegen einen Mittelnerf, der aus mehreren Zellenschichten besteht. Das Blatt von Sphagnum ist anatomisch höchst interessant (Bd. 1. p. 28).

Sogar die Blätter der Nepenthes-Arten (Fig. 138), welche eine Kanne

Fig. 138. Das Blatt von *Nepenthes destillatoria*. A Sehr jung, in natürlicher Größe, a die Blattfläche, b der über sie hinaus sich verlängernde Blattstiel, c der erste Anfang der nachherigen Keime, z die Spitze des Blattes, welche

tragen, gehorchen dem allgemeinen Gesetz der Blattbildung, nach welchem die Spitze zuerst abstirbt. Die Kanne, mit welcher das Blatt endigt, gehört nicht der Blattfläche an, sie entsteht vielmehr aus dem über dieselbe hinausgehenden Blattstiel, welcher, nachdem die Blattfläche schon ziemlich weit ausgebildet ist, in seinem Innern hohl wird (*B*). Durch ein rasches Wachstum der Wände um die entstandene, anfangs nur sehr kleine, Höhlung wird letztere immer länger und weiter und es entsteht allmählig die Kanne, deren innere Oberhaut eine klare, wässrige Flüssigkeit in die Höhlung ausscheidet. Auch der Blattstiel oder Mittelnerv, welcher diese Kanne trägt, verlängert sich noch eine Zeit lang, indem er häufig rankenartig einige Windungen beschreibt. Durch eine eigenthümliche Ausbildung bestimmter Zellenreihen unter dem oberen Ende der sich bildenden Kanne wird die Grenze des Deckels derselben bestimmt. Der Deckel trennt sich darauf vom wulstförmigen Rande der Kanne, bleibt aber an der ursprünglichen Spitze des Blattstiels gelenkartig mit ihr verbunden. Diese Spitze ist der älteste Theil des Blattes, sie ist schon abgestorben, bevor die Bildung der Kanne erfolgt.

Ähnliche hohle, mit einem Deckel versehene, eine Flüssigkeit in sich ansammelnde, Behälter bei *Cephalotus* und *Saracenia* entstehen wahrscheinlich in ähnlicher Weise, dagegen bilden sich die luftgefüllten Schläuche der *Utricularien* aus einem ursprünglich soliden Zellenkörper, welcher allmählig seinen Rand erhebt, während die Mitte im Wachstum zurückbleibt. Ich möchte dieselben überdies für Stammorgane halten, weil sie gleich Knospen in der Achsel eines Blattes auftreten¹⁾.

Jedes Blatt erhält ursprünglich seine Gefäßbündel vom Stamm, dieselben vermehren sich aber mit dem Wachstum des Blattes nach der für sie normalen Weise, ja die Ausbildung der Blattfläche selbst ist, wie ich oben gezeigt habe, von der Vertheilung der Gefäßbündel oder Nerven abhängig. Die Zahl der Gefäßbündel, welche vom Stamm zum Blatt hinübertreten, ist nun nach den Pflanzen, und, wie es scheint, auch nach der Gestalt der Blätter verschieden, so erhalten schon um diese Zeit abgestorben ist. *B* Der Längsdurchschnitt der jungen Kanne, 10mal vergrößert, *c* der hohle kannenförmige Theil, *y* der nachherige Deckel, *z* die Spitze des Blattes. *C* das ausgewachsene Blatt verkleinert ($\frac{1}{2}$ der natürlichen Größe). Die Bezeichnung wie auf den anderen Figuren.

¹⁾ Die Entwicklungsgeschichte der Schläuche von *Utricularia vulgaris*. In meinen Beiträgen zur Anatomie u. s. w. der Pflanzen. p. 28—32.

z. B. unsere Laubbäume, welche einfache Laubblätter mit Nebenblättern besitzen (Alnus, Betula, Salix, Corylus, Quercus, Fagus) drei Gefäßbündel, wovon das mittlere ungetheilt in das Laubblatt übertritt, während die beiden seitlichen sich theilen und gleichzeitig ihr betreffendes Nebenblatt versorgen. Beim zusammengesetzten Blatt der Rosskastanie findet man dagegen im Blattgelenk so viele getrennte Gefäßbündel als Einzelblätter ausgebildet sind, demnach entweder 5 oder 7, oder seltener 9. Die Nadel der Abietineen erhält nur ein Gefäßbündel, welches sich darauf innerhalb der Nadel in zwei parallele Hälften theilt. Das ungestielte, stengelumfassende Blatt der Liliaceen, Irideen, Gramineen u. s. w., mit parallelen Längsnerven, empfängt dagegen vom Stamm zahlreiche Gefäßbündel; dasselbe gilt für die Blätter der Palmen.

Im Blattstiel des dicotyledonen Blattes treten die Gefäßbündel, indem sie sich seitlich durch Theilung vermehren, mehr oder weniger zusammen und bilden alsbald einen Halbkreis, der oftmals später in einen geschlossenen Kreis übergeht (Alnus). Von diesem Gefäßbündelkreis treten darauf in der Blattfläche zu beiden Seiten Seitennerven ab. Der Basttheil des Gefäßbündels liegt immer nach der äußeren, der Holztheil dagegen nach der inneren Seite, Markstrahlen durchsetzen die Bündel. Da sich nun die Gefäßbündel, welche das Blatt ursprünglich vom Stamm erhielt, gemäß der Ausbildung des letzteren vielfach zertheilen, so muß auch ihre Anordnung sowohl im Blattstiel als auch in der Blattfläche nach der Höhe, in welcher der Querschnitt geführt wird, verschieden ausfallen. Im Blatte der Monocotyledonen und der Kryptogamen sind dagegen die Gefäßbündel immer getrennt. Bei den ersteren ist das Cambium in der Regel von verholzten Zellen umschlossen (Palmen, Gräser, Alpinja, Dasilyrium, Ruscus u. s. w.).

Bei den Farrnkräutern hat man versucht nach der Stellung der Gefäßbündel im Wedelstiel die Gattungen und Arten zu bestimmen, wobei man jedoch auch hier die Höhe der Querschnitte wohl zu beachten hat.

Der innere Bau des Blattes,

§. 49. Der innere Bau der Blätter ist nach den Pflanzen und außerdem nach der Lebensweise des Blattes selbst sehr verschieden. Die schwimmenden und untergetauchten Blätter vieler Wasserpflanzen haben z. B. große Lufthöhlen oder gar Luftgänge (Hydrocharis, Hip-

puris, Nymphaea, Victoria), welche in der Blattfläche der in der Luft lebenden Blätter nur selten vorkommen (*Colocasia antiquorum*), dagegen in der Blattscheide der Musaceen (*Musa sapientum* und *M. coccinea*) als zahlreiche, mit Luft erfüllte Kammern auftreten. Die schwimmenden Blätter haben überdies nur an der Oberseite Spaltöffnungen, welche den untergetauchten Blättern gänzlich fehlen, z. B. *Potamogeton*, *Isoetes lacustris* (*J. Hystrix*, auf dünnen Haiden wachsend, hat dagegen Spaltöffnungen); *Ranunculus aquatilis*, mit schwimmenden und untergetauchten Blättern, ist nur für die ersteren mit Spaltöffnungen versehen. Alle von mir untersuchten Gewächse, welche in der Luft leben, besitzen zum wenigsten an ihrer Unterseite, aber auch häufig an beiden Seiten Spaltöffnungen, doch sind selbige alsdann in der Regel an der Oberseite ungleich sparsamer vorhanden. Das Blatt von *Viscum* ist an beiden Seiten durchaus gleich gebaut, die Oberhaut beider Seiten ist mit zahlreichen Spaltöffnungen versehen. Die schuppenartigen Blätter der *Monotropa* und des *Epipogon Gmelini* sind dagegen durchaus ohne Spaltöffnungen, was mit der Lebensweise dieser Gewächse, welche erst zur Blüthezeit über die Erde treten, vollkommen im Einklang steht.

Je nachdem nun die Oberhaut Spaltöffnungen besitzt oder nicht, ist auch das Blattgewebe unter ihr ein Anderes. An der Seite, an welcher dieselben fehlen, drängen sich in der Regel die Zellen dichter

an einander und nehmen häufig eine pallisadenförmige Stellung an. (Die Oberseite der Blätter von *Quercus*, *Fagus*, *Alnus*, *Betula*, *Coffea*, *Solanum*¹⁾, *Taxus*, *Abies*, *Cycas*, *Alpinia* u. s. w.) Die obere Hälfte des Blattes unterscheidet sich dann wesentlich von der unteren, welche ein viel lockeres Gewebe besitzt, dessen weite Interzellularräume viel Luft enthalten (Fig. 139), daher

Fig. 139.

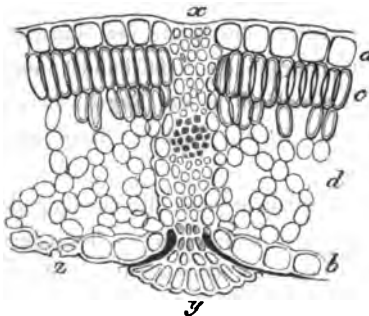


Fig. 139. Querschnitt durch eine kleine Partie der Blattfläche von *Betula alba*. *a* Die Oberhaut der Oberseite ohne Spaltöffnungen, *b* die Oberhaut der

¹⁾ *Solanum tuberosum* hat an der Oberseite nur sehr wenig Spaltöffnungen, die Unterseite ist dafür mit ihnen reichlich versehen.

das weiße Ansehen der unteren Seite solcher Blätter. Einige monocotyledone Blätter, welche ebenfalls nur an der unteren Seite Spaltöffnungen besitzen, sind noch viel schärfer in eine obere und eine untere Hälfte geschieden; bei *Hechtia* verlaufen nur in der letzteren die parallelen Nerven, der oberen Hälfte fehlt hier auch das Blattgrün. Ist dagegen die Oberhaut beider Seiten gleich gebaut, so gilt dasselbe auch für das Gewebe unter ihr, wie schon dies bei denjenigen Pflanzen, deren Blätter überhaupt keine Spaltöffnungen haben (Gewächse mit im Wasser lebenden Blättern, ferner *Monotropa* und *Epipogon*), desgleichen bei solchen, welche an beiden Seiten eine durchaus gleich gebaute Oberhaut mit Spaltöffnungen besitzen (*Viscum*, *Dracaena*, *Dasylium*, *Eucalyptus*), sichtbar ist. Für diejenigen Blätter, welche ganz oder nahebei walzenförmig sind, z. B. einiger *Hakea*- und *Grevillea*-Arten, desgleichen für die Nadel der Fichte (*Picea vulgaris*) und der Kiefer (*Pinus silvestris*) (Fig. 132. p. 102) gilt dasselbe. Das Blatt der *Hakea*-Arten ist überdies sehr zierlich gebaut; unter der Oberhaut, welche von verholzten Zellen pfeilerartig getragen wird, liegt ein sehr lockeres Gewebe.

Wenn die Blattfläche unter einer Oberhaut mit Spaltöffnungen ein dichtes pallisadenförmiges Gewebe zeigt, so findet sich unter jeder Spaltöffnung eine sogenannte Athemböhle, d. h. ein mit Luft erfüllter Raum (*Hydrocharis Morsus ranae*).

Auf der Oberhaut der Blätter erscheinen oftmals mancherlei Nebenorgane, als Haare, Schuppen, Drüsen u. s. w.; dieselben geben häufig dem Blatt ein charakteristisches Ansehen und werden dadurch auch für die beschreibende Botanik wichtig. Am besten würde man freilich den Bau der Haare oder Schuppen selbst beschreiben, weil die Bezeichnungen wollig (*lanuginosus*), rauhaarig (*pubescens*) u. s. w. mehr oder weniger unbestimmt sind. Häufig ist nur eine Blattseite behaart, bisweilen sind gar nur bestimmte Stellen der Blattfläche, z. B. bei *Alnus glutinosa*, die Winkel zwischen den Seitennerven mit Haaren besetzt. Die Blätter mancher Pflanzen sind auch nur im jugendlichen

Unterseite mit Spaltöffnungen (*z*), *c* das Pallisadenparenchym, *d* das lockere, schwammförmige Parenchym, *x* ein Gefäßbündel als secundärer Seitennerv, *y* eine drüsenartige Schuppe. (Vergrößerung 200 mal.)

¹⁾ Für den Bau der Haare, Schuppen u. s. w. selbst verweise ich auf §. 26 des ersten Bandes.

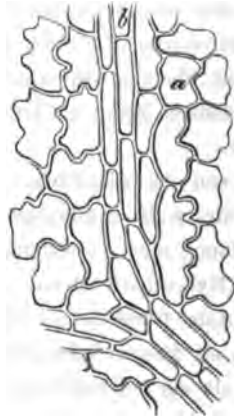
Zustande, namentlich in der Knospe behaart und verlieren später ihre Haare (*Aesculus*, *Vitis vinifera*). Oftmals kommen verschieden geformte Haare nebeneinander auf demselben Blatte vor (*Solanum tuberosum*, *Urtica dioica*). Die Unterseite des Blattes von *Pandanus* und von *Ficus stipulata* ist mit eigenthümlichen, sehr kurzen Haaren dicht bekleidet, welche gewissermaßen eine poröse Schicht auf der Oberhaut bilden. Haare im Innern des Blattes sind nur für die *Nymphaeaceen* bekannt, wo sie von der Oberhaut des Luftganges entsendet, in denselben hineinwachsen (Fig. 140). Drüsen hat das Blatt der Erle, Birke (Fig. 139. p. 118), desgleichen *Thymus Serpyllum* und *Hippuris vulgaris*.

Bei Blättern mit vorspringenden Nerven ist die Oberhaut längs der Nerven etwas anders gebaut (Fig. 141) und immer ohne Spalt-

Fig. 140.



Fig. 141.



öffnungen, sie läßt sich in solchem Falle nicht abziehen, weil sie den Nerv unmittelbar bedeckt (bei der Eiche, der Buche, der Birke, ferner bei der Erdmandel (*Arachis hypogaea*), wo in den die Gefäßbündel deckenden Oberhautzellen sehr schön ausgebildete Krystalle liegen. Bei den fleischigen Blättern der *Crassulaceen* dagegen, üben die Nerven, weil sie nicht an die Oberfläche treten, auch keinen Einfluss auf die Ausbildung der Oberhaut, dieselbe läßt sich deshalb als zusammenhängende Membran vom Blattgewebe trennen, ebenso bei *Furcroya*. Da nun in den Zellen

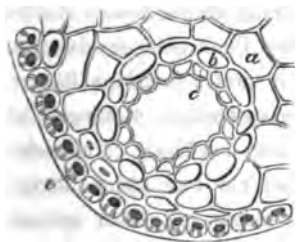
Fig. 140. Ein sternförmiges Haar aus dem Blattstiel von *Nuphar luteum*, welches in zwei benachbarte Luftkanäle hineinragt. (100mal vergrößert.)

Fig. 141. Oberhaut von der Oberseite des Blattes von *Fagus silvatica*. a Ueber dem Blattparenchym, b über dem Gefäßbündel, (Vergrößerung 200mal.)

der Nerven, wie überhaupt in den Zellen der Gefäßbündel kein Blattgrün entsteht, so sind die Blattnerven, wo sie hervortreten, heller, in der Regel gelblich gefärbt; sie contrastiren dadurch um so mehr auf der grünen Blattfläche. Im Blattnerv selbst finden sich, außer den nie fehlenden Cambiumzellen, Ring- und Spiralgefäße, getüpfelte Gefäße dagegen sind mir im Blatte unbekannt; es scheint danach, als ob die weitere Bildung der Gefäße aufhört, sobald das Blatt seine normale Größe erreicht hat. Bei den Dicotyledonen kommen außerdem Holz- zellen und an der anderen Seite des Cambium Bastzellen vor (als Beispiel unsere Laubbäume); bei den Monocotyledonen finden sich dagegen häufig und oftmals in großer Menge langgestreckte, verholzte Zellen, welche man bald als Holzzellen, bald als Bastzellen ansprechen kann (*Hechtia*, *Dasylium*, *Phormium*, *Iris* u. s. w.). Bei den milchenden Gewächsen begleiten die Milchsaftgefäße die Blattnerven; sie sind im Blatte häufig verzweigt, wenn sie im Stamm noch einfach verlaufen (bei *Chelidonium*, *Ficus Carica*, *Asclepias*, *Euphorbia palustris* u. s. w.).

Das eigentliche Blattparenchym selbst besteht wohl in allen Fällen aus unverholzten, porösen Zellen, welche Stärkmehl, Zucker, Blattgrün u. s. w. bereiten und in denen auch häufig schwerlösliche Salze in Form von Krystallen vorkommen. In den Zellen der Oberhaut pflegen diese Stoffe in der Regel zu fehlen, dafür scheinen in ihnen die stickstoffhaltigen Verbindungen reichlicher vertreten zu sein. Aetherische Oele und Harze werden in der Regel in ganz besonderen Zellengruppen bereitet und in besondere Räume, die Oel- oder Harzbehälter, abgeschieden.

Fig. 142.



Die Oelbehälter der Citrus-Arten sind ähnlich gebaut als die Harzgänge der Nadelbäume (Fig. 142). Das ätherische Oel wird hier wie dort in sehr zartwandigen Zellen (c) bereitet. Bei Citrus entspricht der Oelbehälter einer kugelförmigen Höhlung, bei den Nadelbälzern gleicht er dagegen einem cylindrischen Gange, welcher der Längsachse der Nadel

parallel verläuft. Die ächten Pinus-Arten haben zahlreiche, bis 24, solcher Harzgänge, die Nadel der *Abies*, *Picea* und *Larix*-Arten besitzt dagegen nur 2 und die Nadel der *Juniperus*-Arten sogar nur einen und zwar in der Mittellinie des Blattes gelegenen Harzgang.

Fig. 142. Harzgang aus dem Querschnitt des Blattes der Edeltanne. Bd. 1. p. 418.

Bei *Taxus*, sowie bei allen (?) *Taxineen* und *Cupressineen* fehlen dieselben. Gestielte, aus Zellstoffhäuten bestehende, mit kohlensaurem Kalk imprägnirte Körper im Innern besonderer Zellen des Blattgewebes sind endlich den *Urticeen* und den *Acanthaceen* eigen (Fig. 18 und Fig. 19 p. 101 des ersten Bandes), sie finden sich jedoch nicht bei allen Repräsentanten dieser Familien; so besitzt das Blatt von *Ficus stipulata* dieselben nicht, während sie doch bei *Ficus elastica*, *F. comosa* u. s. w. vorkommen. Die Oberhaut vieler Grasblätter, noch schöner aber die Oberhaut beider Seiten des Blattes von *Moquillea* und *Petraea* verkieseln, die Asoche derselben zeigt das vollkommen erhaltene Kieselskelett mit Spaltöffnungen und Haaren.

Endlich kann das Blatt, nach seinem Bau und nach der Beschaffenheit seiner Zellen, dünn oder dick sein und zwar ferner weich, saftig, fest, lederartig oder gar holzig (*Ficus stipulata*) erscheinen.

Das Blatt entspricht im Bau seiner Oberhaut und seines Parenchymgewebes durchaus der primären Rinde des Stammes; es kann deshalb nicht befremden, daß beide, das Blatt und die primäre Rinde, eine nahebei gleiche Function für die Ernährung der Pflanze besitzen und sich deshalb vertreten können, wie uns die *Cacteen* und die sogenannten blattlosen *Euphorbiaceen*, welche ihre primäre Rinde behalten, lehren. Uebrigens besitzen sämtliche *Cacteen* und die genannten *Euphorbiaceen* sehr wohl Blätter, welche nach dem allgemeinen Gesetz der Blattbildung unter dem Vegetationskegel des Stammes entstehen,

dieselben sind aber oftmals nur klein und fallen frühzeitig ab, so bei *Opuntia*, wo die Blüthe den schönsten Uebergang dieser kleinen Blätter des Stammes in die Blumenblätter darstellt. *Pereskia* dagegen hat große fleischige Blätter, welche mehrere Jahre verbleiben, dafür aber ist der Stamm auch schlank und holzig. *Euphorbia canariensis* wieder hat nur sehr kleine Blätter, welche nach beiden Seiten hin einen spitzen, holzigen Dorn aussenden, und erst im zweiten Jahre abfallen (Fig. 143). Dieselben stehen im jungen Zustande abwechselnd zweizeilig, und erklären damit die Bildung des 4kantigen Stammes.

Fig. 143.

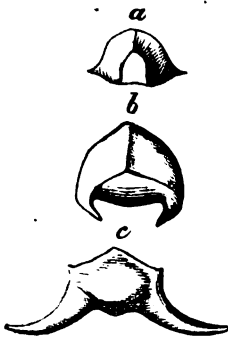


Fig. 143. Blattentwicklung von *Euphorbia canariensis*. *a* Ganz junges Blatt, *b* Mittelstadium, *c* ausgebildetes Blatt. (Vergrößerung 10mal.)

Die Knospenlage des Blattes und die Blattstellung.

§. 50. Das junge Blatt hat wohl bei allen Pflanzen einen Knospenzustand, d. h. es bleibt mit anderen vor und nach ihm entstandenen Blättern zusammengedrängt unter der Stammspitze, an der es entstanden ist, und umgiebt dieselbe. Bei vielen perennirenden Pflanzen werden nun schon sämtliche Blätter eines Zweiges im Herbst angelegt, und im darauf folgenden Frühjahr nur entfaltet um weiter ausgebildet zu werden (*Picea*, *Abies*, *Pinus*, *Fagus*, *Quercus*, *Carpinus*), bei anderen wird dagegen nur ein Theil der Blätter schon im Herbst angelegt (*Larix*, *Betula*, *Alnus*). Der Knospenzustand der Blätter ist somit seiner Dauer nach verschieden; bei den einjährigen Gewächsen, deren ganzes Leben nur eine Wachstumsperiode umfasst, ist er natürlich am kürzesten.

Da nun die Blätter in größerer oder geringerer Anzahl unter dem Vegetationskegel eines Stammes nach bestimmter Ordnung entstehen, und eine längere oder kürzere Zeit mit einander im Knospenzustande verbleiben und so Dasjenige bilden, was man im gemeinen Leben Knospe nennt, so verdienen auch die räumlichen Verhältnisse, welche die Blätter zu einander einnehmen, Beachtung, zumal da die nachherige Stellung derselben am Zweige zum allergrößten Theil schon durch die Knospenlage bedingt wird.

Nun besitzen wir durch A. BRAUN¹⁾, WYDLER²⁾, HENRY³⁾ und Andere sehr genaue und durch die Zahl der beobachteten Pflanzen sehr reiche Untersuchungen über die Lage und über die Stellung der Blätter in der Knospe, auch hat neuerlich HANSTEIN⁴⁾ versucht, die Blattstellung auf die Gefäßbündelverzweigung im Stamm zurückzuführen, aber dennoch ist es für mich zur Zeit nicht möglich mit Sicherheit zu entscheiden, ob der regelmäßige Austritt der Gefäßbündel die eben so regelmäßige Stellung der jungen Blätter veranlasst, oder ob umgekehrt die regelmäßige Stellung der jungen Blätter den

¹⁾ A. BRAUN. Verjüngung in der Natur.

²⁾ WYDLER, die Knospenlage. Berner Mittheilungen November 1850.

³⁾ HENRY. Beiträge zur Kenntniss der Laubknospen. Acta academ. L. C. 1836, 37, 39. Ferner Knospenbilder etc. Acta A. L. C. 1846.

⁴⁾ HANSTEIN. Zusammenhang der Blattstellung mit dem Bau des dicotyledonen Holzkörpers. PRINGSHEIM, Jahrbücher. Bd. 1. Heft II. Ders. Gürtelförmige Gefäßstrangverbindungen im Stengelknoten dicotyledoner Gewächse. Monatsbericht der Berliner Akademie Januar 1858. Desgl. Abhandlungen der Berliner Akademie 1858.

Gefäßbündelverlauf im Stamme regelt, was NÄGELI¹⁾ zu glauben scheint. Wenn ich von der Entwicklung des Embryo und von der Keimung phanerogamer Pflanzen ausgehe, so bilden sich in allen mir bekannten Fällen mit der Anlage der Samenlappen auch die ersten Anfänge der Gefäßbündel als Cambiumstränge in denselben, diese aber sind direct Fortsetzungen der Cambiumstränge des Stammes. In letzteren entstehen darauf entweder schon vor der Keimung (*Viscum*, *Quercus*, *Castanea*, *Juglans*), oder bei Beginn derselben (bei den Coniferen, den Palmen u. s. w.) an der Austrittsstelle der Samenlappen die ersten Gefäße, deren Bildung im Samenlappen nach oben, im Stamme dagegen nach unten fortschreitet. Aus diesen ersten Gefäßbündeln der Keimpflanze entsteht nun durch seitliche Theilung und äußeres Nachwachsen, mit Hülfe des Verdickungsringes, allmählig der Holzring der Dicotyledonen. In ähnlicher Weise scheint jetzt, nach NÄGELI's vorläufiger Mittheilung, auch im Zweig an der Austrittsstelle der neuen Blätter die Bildung der Gefäßzellen zu beginnen. Ob man aber deshalb berechtigt ist, auch die Bildung neuer selbstständiger, durch das Entstehen der Blätter hervorgerufener, Gefäßbündel anzunehmen, lasse ich dahingestellt, glaube vielmehr, daß auch hier, wie bei der Keimpflanze, von den Gefäßbündeln des Stammes Cambiumstränge zum jungen Blatte verlaufen, und daß somit die Gefäßbündel des Blattes nicht, wie NÄGELI annimmt, selbstständige Neubildungen unter dem Vegetationskegel des Stammes entstanden, sondern nach der älteren Ansicht Zweige des im Stamme vorhandenen Gefäßbündelsystemes sind, was für die Monocotyledonen, z. B. *Dracaena*, keinem Zweifel unterliegt.

Als Ursache der Knospenlage kommen zunächst drei Factoren in Betracht. 1. Die Ordnung, nach welcher die Blätter unter dem Vegetationskegel der Knospe entstanden sind; 2. die Entwicklungsweise der Blätter und 3. die relative Größe, welche dieselben im Knospenzustand erreichen.

Für die Lage der Blätter zu einander (*Foliatio*), auf welche der erste Factor zunächst einwirkt, unterscheidet man zweckmäßig mit SCHLEIDEN²⁾ u. A. folgende Arten:

1. *Foliatio valvata*, wenn die Blattränder sich nur berühren aber nicht decken (*Veronica*, *Coffea* [Fig. 144], *Viscum* [Fig. 126. p. 89],

¹⁾ Flora 1857. p. 717. Bericht über die Naturforscher-Versammlung v. 1857.

²⁾ SCHLEIDEN, Grundzüge. Bd. II. p. 201. Ausg. 2.

Arceuthobium). Diese Knospenform ist nur Pflanzen mit paarig gegenständlichen oder quirlständigen Blättern eigen.

Fig. 144.

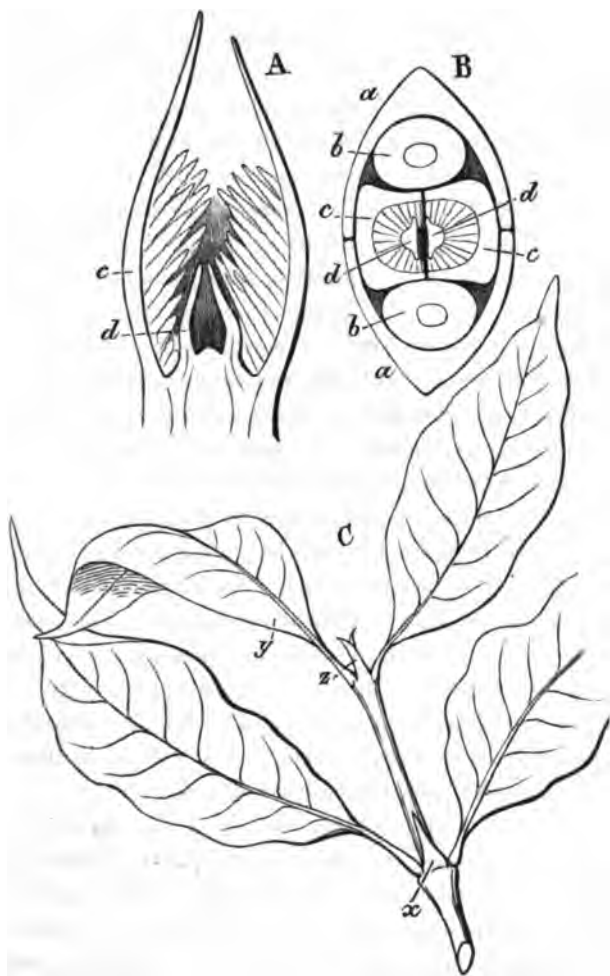
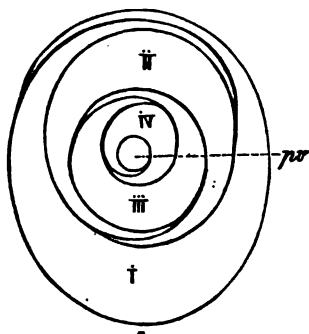


Fig. 144. *Coffea arabica*. A Längsschnitt durch die Endknospe eines Zweiges, d das jüngste Laubblatt, c das Schutzblatt desselben mit langen, Harz aussendenden Drüsen besetzt. B Der Querschnitt einer anderen Knospe, a Schutzblatt, b Laubblatt, die Drüsen der Schutzblätter sind bereits abgefallen, d und c wie bei A. (Vergrößerung beider Figuren 40mal.) C Ein junger Zweig, x das ehemalige Schutzblatt des Blattes y, z Schutzblatt des künftigen Stengelgliedes. — Durch eine Drehung des Stengelgliedes stehen am Zweige die Blätter zweizeilig, während sie der Knospenlage nach alterniren müßten.

2. *Foliatio amplexa*. Wenn jedes äußere Blatt das ihm folgende vollständig umfaßt (Iris, Triticum, Orchis, auch die einfache Tute bei Fig. 145. *Ficus elastica*). Nur bei Gewächsen mit



stengelumfassenden Blättern (Fig. 145).

3. *Foliatio semiamplexa*. Wenn jedes Blatt mit dem einen Rande umfaßt, mit dem anderen aber selbst umfaßt wird (die Knospenschuppen von *Tilia* und von *Aesculus*).

4. *Foliatio quincuncialis*. Wenn fünf Blätter so liegen, daß zwischen zwei äußeren ganz unbedeckten und zwei inneren ganz gedeckten ein fünftes so eingeschoben ist, daß es eins der inneren Blätter mit dem einen Rande deckt, an dem anderen aber von einem äußeren Blatte selbst gedeckt wird, welche Knospenlage immer auf eine Spiralstellung (und zwar $\frac{1}{5}$ Stellung) der Blätter am Stamme deutet (bei der Blume von *Rosa* und beim Kelch der *Stapelia*, *Oxalis* u. s. w.).

5. *Foliatio connata*. Wenn die Blätter, welche auf gleicher Höhe entstanden sind und deshalb einen Kreis bilden, sich mit einander vereinigt an ihrer Gesamtbasis ablösen und als Deckelchen abfallen (der Kelch von *Eucalyptus*) oder beim Aufbruche der Knospe unregelmäßig zerrissen werden (der Kelch von *Psidium* und *Bombax*). Diese Art der Knospenlage ist, soweit mir bekannt, nur den Blüten eigen.

Für die Laubknospen, insbesondere aber für die Blütenknospen kommt darauf noch die Lage der Theile verschiedener Blattkreise zu einander in Betracht; man unterscheidet danach:

6. *Foliatio alternativa*. Wenn die Theile eines Kreises vor den Zwischenräumen eines anderen stehen (Blattknospen von *Viscum* (Fig. 125. p. 89) und von *Arceuthobium*, Blütenknospen der *Borragineen*).

7. *Foliatio oppositiva*. Wenn die Theile des einen Kreises vor denen des anderen stehen (Blütenknospen von *Manglesia* und *Grevillea*), Bei *Coffea* entstehen in abwechselnder Stellung 2 gegenständige Blätter, deren jedes in der Knospe sein ihm vorgestelltes Schutzblatt hat (Fig. 125. p. 89). — Die Lage der Blätter in der Knospe selbst (ver-

Fig. 145. Querschnitt durch die Endknospe von *Saccharum officinarum*. i—iv die dem Alter nach auf einander folgenden Blätter, pv der Vegetationskegel. (Vergrößerung 10 mal.)

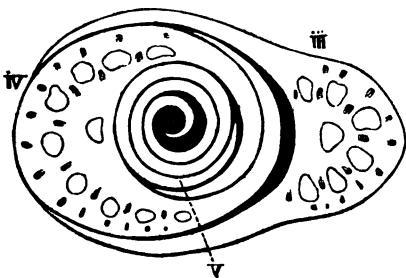
natio) wird dagegen mehr durch die beiden anderen Factoren hervorgerufen. Ich unterscheide mit WYDLER eine flache, eine gefaltete und eine aufgerollte Blätterlage.

Die flache Blätterlage erscheint bei den Samenlappen vieler Keimlinge (*Quercus*, *Alnus*, *Betula*, *Lupinus*), ferner bei der klappenförmigen Knospenlage und bei den Nadeln der Coniferen.

Die gefaltete Blätterlage hat nach der Art der Faltung verschiedene Bezeichnungen erhalten; diese richtet sich aber nach der Entwicklungsweise des Blattes und nach dem Raum, welcher demselben in der Knospe zugemessen ist. Die Blattfläche erscheint einfach zusammengefaltet (*vernatio duplicativa*) bei *Prunus Ceracus*, *Amygdalus*, *Quercus*, *Tilia*; mit vielen Längsfalten (*Vernatio plicativa*) bei *Alchemilla*, *Chamaedorea*, *Panicum plicatum*, überhaupt bei Blättern mit parallelen, oder nahe bei parallelen Längsnerven, deshalb auch bei vielen gefingerten und gefiederten monocotyledonen und dicotyledonen Blättern. Mit zahlreichen, schief aufwärts verlaufenden Falten, bei Blättern, welche einen Mittelnerv und starke Seitennerven haben, z. B. *Fagus*, *Carpinus*, *Alnus*, *Betula*, ferner bei den Einzelblättern von *Aesculus*, *Rosa* u. s. w. Unregelmäßig gefaltet oder zerknittert (*vernatio corrugativa*) erscheint die Blätterlage der beiden Samenlappen des Keimlings von *Fagus*, ferner die Lage der Blumenkrone von *Solanum tuberosum*. Die aufgerollte Blätterlage kann in zwei Richtungen auftreten: a) in der Längsrichtung der Blätter als *Vernatio circinata*;

das Blatt ist alsdann gleich einer Uhrfeder aufgerollt, z. B. der Wedel der Cycadeen und der Farrnkräuter, das Blatt von *Pilularia*, die Lippe der Blüthe von *Himantoglossum hircinum*, und b) seitlich aufgerollt (*vernatio convoluta*) das Blatt der *Musa*, *Strelitzia* (Fig. 145).

Fig. 145.



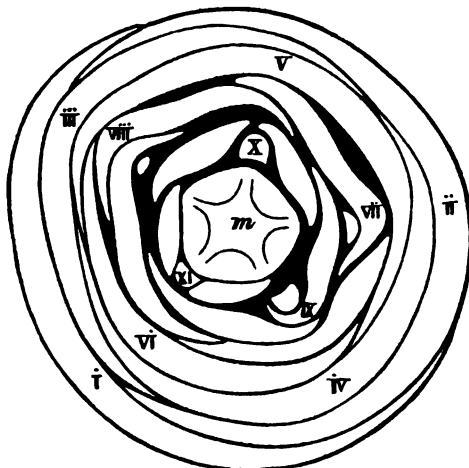
Auch können beide Blattränder entweder vorwärts (*vernatio involutiva*)

Fig. 145. Querschnitt durch die Stammspitze der Keimpflanze von *Strelitzia Augusta*. Der Schnitt hat das dritte, vierte und fünfte Blatt (iii—v) getroffen, v zeigt die für die Musaceen charakteristische Blätterlage. (Vergrößerung 20mal.)

bei *Alisma*, *Populus* oder rückwärts (*vernatio revolutiva*), bei *Salix*, *Nerium*, eingerollt und endlich können die Blätter gedreht erscheinen (*vernatio contorta*), bei der Blumenkrone der *Gentianeen*.

Zwischen den hier bezeichneten Hauptformen giebt es natürlicher Weise noch eine große Anzahl verschiedener Verhältnisse in der Lage

Fig. 146.



der Blätter zu einander, welche sogar bei derselben Knospe für die äußeren Blätter etwas anders als für die inneren sein können; wenn nämlich, wie bei *Fagus* und *Quercus* (Fig. 146), die Deckschuppen ungetheilt sind, während die inneren Blätter in Laubblatt und Nebenblätter zerfallen, überhaupt, wenn die Knospenschuppen eine wesentlich andere Gestalt

als die Laubblätter besitzen, wie dies insbesondere bei unseren Nadelhölzern der Fall ist. (Fig. 121. p. 84.)

Nach der Stellung der Blätter zu einander in der Knospe richtet sich nun späterhin zum großen Theil, ja wenn die Verlängerung der Stengelglieder an allen Seiten gleichmäßig erfolgt und überdies keine Drehung des Stammtheiles stattfindet, einzig und allein die Stellung der Blätter am Zweige. Man kann zwei Arten der Blätterstellung unterscheiden: 1. Eine gegenständige Blattstellung, wo zwei oder mehr Blätter mit einander auf gleicher Höhe stehen und gewissermaßen einen Kreis um den Zweig beschreiben, und 2. eine spiralförmige Blattstellung, wo kein Blatt mit dem anderen auf gleicher Höhe steht und wo man sich eine Spirale denken kann, welche durch die Befestigungspunkte der aufeinanderfolgenden Blätter, den Stamm umkreisend, verläuft.

Fig. 146. Querschnitt durch die Blattknospe von *Quercus*. i—vi Knospenschuppen, vii—xi Laubblätter mit 2 Nebenblättern. Das Stellungsgesetz, ein $\frac{1}{2}$ Spirale, bleibt bei beiden dasselbe, m das Mark. (Vergrößerung 30mal.)

Bei der gegenständigen Blattstellung erscheinen die zu einem Kreis gehörigen Blätter mit einander zu gleicher Zeit und auf gleicher Höhe unter dem Vegetationskegel, sie liegen schon in der Knospe so wie sie später am Zweige auftreten (*Viscum*, *Aesculus*, *Coffea*). In der Regel wechseln nun die Laubblätter aufeinanderfolgender Stengelglieder in ihrer Stellung mit einander ab, so daß jedes Blatt der Höhe nach zwischen zwei Blättern des vorhergehenden Stengelgliedes steht (*Arceuthobium*, *Aesculus*, *Siringa*). Bei *Viscum* ist dies scheinbar nicht der Fall (Fig. 125. p. 89); die grünen Laubblätter der verlängerten Stengelglieder stehen hier über einander, weil zwischen je zwei verlängerten Stengelgliedern ein unausgebildetes Internodium mit zwei kleinen schuppenartigen Blättern liegt, welche den beiden Laubblättern

als Knospenschuppen dienen und mit denselben in der Stellung abwechseln. Bei *Arceuthobium* dagegen, wo alle Blätter schuppenartig bleiben und alle Stengelglieder sich verlängern, wechseln dieselben regelmäßig mit einander ab; was hier sichtbar mit dem Abwechseln in der Stellung der Gefäßbündel für jedes Stengelglied zusammenhängt (Fig. 147). Ich vermuthe, daß dies überall der Fall ist, ohne jedoch daraus einen Schluss auf die nächste Ursache der abwechselnden Stellung der Blätter ziehen zu wollen, denn es ist schwer zu entscheiden, ob der Verlauf der Gefäßbündel im Stamm die Stellung der sich bildenden Blätter bedingt, oder ob das Hervortreten

Fig. 147.

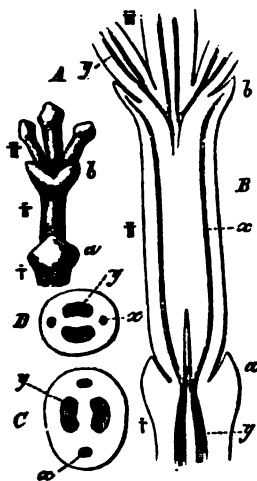


Fig. 147. *Arceuthobium* (früher *Viscum*) *Oxycedri*. A Kleiner Theil der Pflanze. I, II, III auf einander folgende Stengelglieder. a ein Schuppenblatt von oben gesehen, b ein anderes des folgenden Stengelgliedes von der Seite (die Blätter [zwei] sind gegenständig). B Dieselbe Figur als Längsschnitt. C Ein Querschnitt durch das Stengelglied I. D Ein Querschnitt durch das Stengelglied II. Die beiden großen mit y bezeichneten Gefäßbündel vereinigen sich am Ende jedes Stengelgliedes, indem sie zwei kleinere Bündel (x) abgeben, welche in die beiden Blätter verlaufen; da sich nun die Blätter jedes folgenden Stengelgliedes mit einander kreuzen, so wechselt auch die Stellung der Gefäßbündel mit jedem derselben. (A 4mal, B, C u. D 12mal vergrößert.)

neuer Blätter den Verlauf der Gefäßbündel regelt; soviel ist aber gewifs, dafs beide von einander abhängig sind. In der Blüthe kommt es nicht selten vor, dafs die Blätter zweier aufeinander folgender Kreise über einander stehen, ohne dafs ein Verkümmern eines dazwischen liegenden Kreises nachzuweisen ist. (Bei *Manglesia* und *Grevillea*, wo 4 Staubblätter vor 4 Blütenhüllblättern stehen, desgleichen bei der männlichen Blüthe von *Alnus*, wo dasselbe stattfindet und in der Laubknospe von *Coffea*) (Fig. 144. p. 125.)

Aber nicht immer behalten die in der Knospe gegenständigen Blätter auch später diese Stellung; so trägt der Stammtheil des Keimes der Wallnufs (*Juglans regia*) zwei sich gegenüberliegende Reihen kleiner Blätter, deren jedes in seiner Achsel eine Knospe trägt. Ursprünglich liegen hier je 2 Blätter einander gegenüber, bei der Keimung aber ändern sie ihre Stellung zu einander; nur im unteren Stengelglied bleiben dieselben fast gegenständig, aufwärts rücken sie dagegen durch abwechselnd ungleichzeitige Ausbildung der sich gegenüberliegenden Seiten des Stengels mehr und mehr aus ihrer ursprünglichen Lage, so dafs zuletzt eine vollkommene Spiralstellung eintritt, bei welcher das dritte Blatt über demjenigen steht, von welchem die Zählung ausging ($\frac{1}{2}$ Stellung nach A. BRAUN). Ich vermurthe, dafs diese Art der Blattstellung mehrfach aus derselben Ursache, aus einer abwechselnd ungleichzeitigen Ausbildung der sich gegenüberliegenden Seiten der Stengelglieder, entspringt, zum wenigsten sah ich an einem wilden Zweig von *Siringa vulgaris* die anfangs regelmäfsig paarige Blattstellung allmählig auf dieselbe Weise in die $\frac{1}{2}$ Stellung übergehn. Ja auf halber Höhe des Zweiges erschienen zwei Blätter neben einander, und von nun ab trat für eine kurze Strecke die $\frac{1}{2}$ Stellung (das vierte Blatt über demjenigen, von dem die Zählung ausging) ein, welche allmählig wieder in die $\frac{1}{2}$ Stellung zurückkehrte¹⁾.

Die spiralige Blattstellung kann demnach, auf die so eben beschriebene Weise aus der gegenständigen Stellung hervorgehen, sie kann aber auch ursprünglich in der Knospe vorhanden sein, welcher Fall wohl der ungleich häufigere ist. Eine Drehung des Zweiges während der Ausbildung der Stengelglieder kann überdies noch Unregelmäfsigkeiten in der Blattstellung bewirken. A. BRAUN²⁾ und C. SCHIM-

¹⁾ Man vergleiche meine Beiträge zur Anatomie der Gewächse p. 111.

²⁾ A. BRAUN, vergleichende Untersuchung über die Ordnung der Schuppen an den Tannenzapfen. Nova Acta C. L. N. C. Tom. XIV. Vol. 1. p. 195—402.

rer¹⁾ haben nun durch sehr zahlreiche Beobachtungen eine merkwürdige Regelmäßigkeit in der spiraligen Blattstellung nachgewiesen; sie zählen hierbei sowohl die Blätter als die Umgänge, welche eine um den Zweig durch die Ansatzpunkte derselben gedachte Spirale beschreiben müßte, um das Blatt zu erreichen, welches genau über demjenigen steht, von welchem die Zählung ausging. Steht z. B. das dritte Blatt über dem ersten und macht die Spirale einen Umgang, so nennen sie diese Stellung $\frac{1}{3}$, steht dagegen das vierte Blatt über dem ersten, ebenfalls bei einem Umgang der Spirale, so heißt dieselbe $\frac{2}{3}$; steht das sechste Blatt über dem ersten und beschreibt die Spirale zwei Umgänge, so heißt sie $\frac{1}{2}$ u. s. w. Der Nenner bezeichnet hier die Zahl der Blätter, der Zähler dagegen die Zahl der Umläufe der gedachten Spirale. BRAUN und SCHIMPER fanden, daß folgende Bruchreihen am häufigsten in der Natur vertreten sind: $\frac{1}{2}$, $\frac{1}{3}$, $\frac{2}{3}$, $\frac{1}{4}$, $\frac{3}{4}$, $\frac{1}{5}$, $\frac{2}{5}$, $\frac{3}{5}$, $\frac{4}{5}$ u. s. w., und daß dieselben merkwürdiger Weise durch Addiren der Zähler und der Nenner der beiden vorhergehenden Brüche mit einander erhalten werden. Die Gebrüder BRAVAIS²⁾ dagegen nehmen zweierlei Spiralen an, eine geradreibige, bei welcher ein bestimmtes Blatt genau über einem anderen steht (*Quercus*, *Castanea*) und eine krummreibige, wo kein Blatt genau über einem anderen folgt (*Alnus*); sie glauben außerdem für alle Blattspiralen einen bestimmten Divergenzwinkel ($137^{\circ} 30' 28''$) gefunden zu haben.

Bei allen Blättern, welche den ganzen Umkreis des Vegetationskegels zu ihrer Bildung bedürfen, demnach bei allen stengelumfassenden Blättern, desgleichen bei solchen, welche mehr als die Hälfte desselben zu ihrer Entstehung gebrauchen und wohin die Mehrzahl der Gewächse mit spiraliger Blattstellung gehört (*Quercus*, *Fagus*, *Carpinus*, *Alnus*, *Betula*), kann natürlich zur Zeit nur ein Blatt unter dem Vegetationskegel der Knospe entstehen. Das folgende Blatt liegt nun dem ersten entweder gerade gegenüber, dann erhalten wir die $\frac{1}{2}$ Stellung (am wagerechten Seitenzweig von *Castanea*), oder es liegen die jungen Blätter auf einem Querschnitt durch die Knospe so, daß drei, auf ungleichen Höhen entstanden, den Stamm umgeben ($\frac{1}{3}$ Stellung) und das vierte Blatt wieder vor dem ersten steht (*Alnus glutinosa*, jedoch

¹⁾ C. SCHIMPER, über die Möglichkeit eines wissenschaftlichen Verständnisses der Blattstellung, mitgeteilt von A. BRAUN. Flora 1835. — Naturforscher-Versammlung zu Heidelberg 1829.

²⁾ L. et A. BRAVAIS. Mémoires sur la disposition géométrique des feuilles et des inflorescences, etc. Paris 1838.

hier nicht genau), oder es umgeben 5 Blätter auf diese Weise den Stamm, indem sie zweimal denselben umkreisen ($\frac{1}{2}$ Stellung) (Fig. 148),

Fig. 148. (*Quercus*, *Fagus*, *Castanea* am Haupttrieb) (Fig. 146. p. 128)

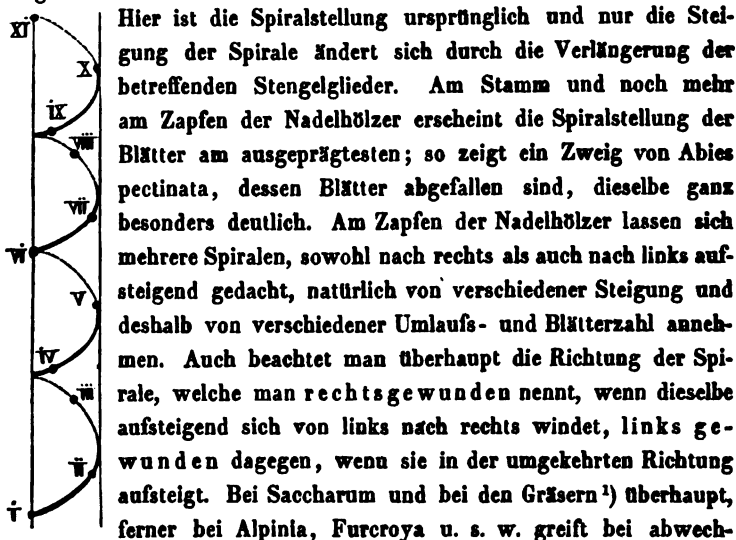
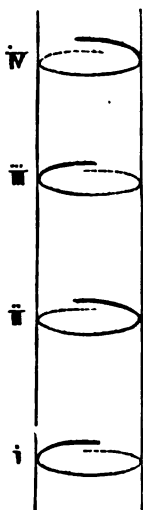


Fig. 149. Hier ist die Spiralstellung ursprünglich und nur die Steigung der Spirale ändert sich durch die Verlängerung der betreffenden Stengelglieder. Am Stamm und noch mehr am Zapfen der Nadelhölzer erscheint die Spiralstellung der Blätter am ausgeprägtesten; so zeigt ein Zweig von *Abies pectinata*, dessen Blätter abgefallen sind, dieselbe ganz besonders deutlich. Am Zapfen der Nadelhölzer lassen sich mehrere Spiralen, sowohl nach rechts als auch nach links aufsteigend gedacht, natürlich von verschiedener Steigung und deshalb von verschiedener Umlaufs- und Blätterzahl annehmen. Auch beachtet man überhaupt die Richtung der Spirale, welche man rechts gewunden nennt, wenn dieselbe aufsteigend sich von links nach rechts windet, links gewunden dagegen, wenn sie in der umgekehrten Richtung aufsteigt. Bei *Saccharum* und bei den Gräsern¹⁾ überhaupt, ferner bei *Alpinia*, *Furcroya* u. s. w. greift bei abwechselnden Blättern, das eine Blatt mit dem rechten, das folgende aber mit dem linken Rande über (Fig. 149), das eine Blatt folgt einer links, das andere einer rechts gewundenen Spirale. (Man vergl. Fig. 124. p. 88.)



Da nicht alle Pflanzen eine spiralgige Blattstellung besitzen, andere aber bei spiralgiger Stellung der Laubblätter in der Blüthe Blätterkreise entwickeln, welche wohl nicht immer auf eine Spirale zurückzuführen sind, ja die Dicotyledonen sämmtlich mit zwei oder mehr gegenständigen Samenlappen keimen, so kann man in der Spirale nur eine Folge ganz bestimmter Entwicklungsverhältnisse, deren letzte Ursache man zur Zeit nicht kennt, erblicken. Die beiden ersten Laubblätter der keimenden Buche, welche mit den Samenlappen alterniren, sind überdies gegenständig, sie haben keine oder nur sehr rudimentäre Nebenblätter, während die folgenden spiralgig gestellten Laubblätter mit solchen

¹⁾ Man vergleiche WYDLER, zur Kenntniss der Grasinfloranz in NIKOL'S Zeitschrift Heft 3—4. B. 2. und A. BRAUN, Nova Acta Leop. Vol. XV. p. 1.

versehen sind. Die ersten Nadeln der jungen Tanne, welche mit den Samenlappen abwechseln, stehen ebenfalls im Kreise, erst im zweiten Lebensjahre erscheint hier die Spiralstellung. Die Blattkreise bei gegenständiger Blattstellung, desgleichen in der Blüthe als unterdrückte Spiralen zu betrachten, weil in seltenen Fällen hier und da einmal die normale Stellung abweicht¹⁾, halte ich nicht für gerechtfertigt, da man niemals aus den Ausnahmen die Regel construiren darf.

Wie die Stellung der Blätter am Stamm, so ist auch deren Richtung häufig bei derselben Pflanze nach dem Theil, der sie trägt, verschieden. Bei *Abies pectinata* und *Taxus baccata* stehen die Blätter an den wagerechten Seitentrieben anders als am Haupttrieb, hier stehen die Nadeln rund um den Stamm und ihre Blattfläche steigt aufwärts, dort liegen sie flach und zwar nach jeder Seite des Zweiges in zwei oder drei sich deckenden Reihen. Sichtbar wirkt hier das Licht auf die Lage der Blätter, denn bei der Tanne ändert ein Seitentrieb seine Blätterrichtung, sobald er senkrecht wächst, was öfter geschieht, wenn der Haupttrieb verloren gegangen ist und ein Seitentrieb zum Ersatz desselben auftritt. Die Blüten- und Fruchtkäste desselben Baumes, deren Richtung zwischen beiden liegt, vermitteln überdies die Blätterlage beider. Auch bei der Fichte (*Picea vulgaris*) ändert sich die Blätterlage nach der Richtung des Zweiges; liegt derselbe wagerecht, so stehen die Nadeln nahebei zweizeilig wie am wagerechten Seitenzweig der Tanne, steigt er dagegen als Haupttrieb empor oder hängt er als schwacher Seitenzweig herab, so stehen die Nadeln mit ihrer Spitze der Endknospe des Zweiges zugewendet rund um den Stammtrieb.

Bei der Tanne, Fichte und dem Eibenbaum ist die Stellung der Blätter selbst an den Zweigen dieselbe, die Richtung der letzteren

Fig. 148. Schematische Darstellung der rechtsgewundenen Blattspirale bei % Stellung. Auf der vorderen Seite ist die Linie dick, auf der hinteren nur punktiert. Ueber dem Blatte I steht das Blatt VI und das Blatt XI, über II steht VII, über III steht VIII, über IV steht IX und über V steht X.

Fig. 149. Schematische Darstellung des Stammes von *Saccharum*. Blatt I und III folgen einer links-, Blatt II und IV einer rechtsgewundenen Spirale.

¹⁾ So fand ich selbst einmal ein Exemplar von *Hippuris vulgaris* mit spiraliger Blattstellung, für *Equisetum* ist in seltenen Fällen dasselbe bekannt, beide lassen sich jedoch nach dem oben angegebenen Fall bei *Siringa* leicht erklären. Bei *Viscum*, *Arceuthobium* und *Ephedra* habe ich niemals eine Spirale gefunden.

veranlaßt hier nur eine verschiedene Lage derselben; bei der Kastanie (*Castanea vesca*) ist dagegen auch die Stellung der Blätter nach den Zweigen verschieden; alle aufrechtstrebenden Zweige haben eine $\frac{1}{2}$ Stellung, alle mehr wagerecht liegenden Seitenzweige besitzen dagegen eine abwechselnd zweizeilige ($\frac{1}{4}$) Stellung; sie tragen ihre Blätter nahebei wagerecht. Im Allgemeinen erkennt man in der Lage der Blattfläche ein Streben derselben ihre größte Fläche dem Lichte darzubieten, daher tragen die Blätter im allgemeinen ihre Blattfläche mehr oder weniger wagerecht, nur einige neuholländische Pflanzen machen hier eine Ausnahme, indem bei ihnen die Blattfläche nahebei senkrecht liegt, weshalb sie trotz starker Belaubung wenig Schatten gewähren (*Eucalyptus* und die neuholländischen *Mimosa*- und *Acacia*-Arten).

Die Knospenbildung auf dem Blatte und das Absterben der Blätter.

§. 51. Die Bildung von Knospen im Gewebe des Blattes ist zwar nicht häufig, aber dennoch für mehrere Pflanzen bekannt. (*Bryophyllum*, *Malaxis paludosa*, *Cardamine pratensis*, viele *Farnkräuter* u. s. w.) Bei *Bryophyllum* erscheinen dieselben in den Kerben des Blattrandes. Untersucht man ein junges Blatt dieser Pflanze, auf dem sich noch keine Spur künftiger Knospen zeigt, so sieht man auf gelungenen Flächenschnitten mehrere Gefäßbündel des Blattes an der Stelle, wo später die Knospe entsteht, zusammentreffen, gleichzeitig liegt an demselben Ort ein aus hellen cambiumartigen Zellen bestehendes Gewebe. In älteren Blättern findet man auf zarten Längsschnitten an dieser Stelle die erste Anlage der Knospe, aus einem flachen Zellenkegel, einem echten Vegetationskegel, bestehend, in dessen Gewebe sich die Gefäßbündel des Blattes verlängert haben. Diese Knospenanlage bildet bald darauf Blätter und Nebenwurzeln und erscheint so als junge Pflanze auf dem alten Blatte.

Das Erscheinen der Knospen auf dem Blatte kann wenig befremden, da wir wissen, daß überall, wo Gefäßbündel mit einem jugendlichen sehr thätigen Gewebe zusammentreffen, auch Knospen entstehen können. So bildet der Blattstiel vieler *Gesneriaceen*, wenn er geknickt wird, an dieser Stelle Adventivknospen, welche der Gärtner als Ableger verpflanzt. An der geknickten Stelle wird nämlich das parenchymatische Gewebe besonders thätig, gleich dem Vernarbungsgewebe

der Rinde über erhaltenen Verletzungen, an welchen Orten bekanntlich gern Knospen entstehen.

Nach H. v. MOHL (veget. Zelle p. 106) sind abgeschnittene, in feuchte Erde gelegte Blätter sehr geneigt, Wurzeln zu treiben. Ein Blatt der *Mentha piperita*, welches Wurzeln geschlagen, erhielt sich nach КЛЕММ über ein Jahr lang lebendig. Wenn sich später auf einem solchen Blatte noch eine Stammknospe bildet, so kann aus ihm eine neue Pflanze hervordachsen.

Die Lebensdauer des Blattes ist nach den Pflanzen verschieden, bei einjährigen Gewächsen, desgleichen bei solchen perennirenden Pflanzen, welche sich im Herbste entlauben, ist dieselbe für das ausgebildete Blatt nur auf eine Wachstumsperiode beschränkt, bei immergrünen Gewächsen dauert sie dagegen länger. So trägt die Kiefer (*Pinus sylvestris*) ihre Doppelnadeln 3 bis 4 Jahre, die Tanne und die Fichte (*Abies pectinata* und *Picea vulgaris*) behalten ihre Nadeln 10 bis 12 Jahre, die Mistel (*Viscum album*) trägt ihre grünen Blätter zwei Jahre, sie werden im Herbst abgeworfen, deshalb findet man im Winter nur die letzten Stengelglieder belaubt, während im Sommer zwei, bei jungen Pflanzen sogar drei Stengelglieder Blätter tragen. *Quercus Ilex* und *Coffea arabica*, desgleichen Citrus behalten ihre Blätter von einem Frühjahr bis zum andern, sie verlieren ihre alten Blätter, wenn die neuen entfaltet sind. *Anona squamosa* wirft ihre alten Blätter ab, wenn die neuen hervorbrechen. Die jungen Zweige der *Opuntia Ficus indica* verlieren dagegen ihre kleinen fleischigen, niemals fehlenden, Blätter schon nach einigen Wochen, so daß nur die Blattnarben mit ihren Haaren und Stacheln noch deren Stelle verrathen.

Nicht die kalte und die gemäßigste Zone allein besitzen perennirende Pflanzen, welche für eine Zeit lang ohne Blätter stehen, auch die Tropen haben Gewächse dieser Art, wenngleich in geringerer Anzahl. Der Feigenbaum (*Ficus Carica*) und der Baobab (*Adansonia digitata*) stehen auf den canarischen Inseln vom Herbst bis zum Frühling blattlos, die *Poinsettia pulcherrima* dagegen trägt nur im Winter ihre schön gefärbten Blätter. Die Bäume der gemäßigten Zone in ein milderes Klima verpflanzt, tragen hier ihre Blätter etwas länger; so blieben die Eiche (*Quercus Robur*), die Kastanie (*Castanea vesca*) und die Platane (*Platanus orientalis*) auf Madeira (1855) bis zu Anfang des Decembers grün, es färbten sich alsdann auch die Blätter der Platane gelb, blieben aber noch lange vertrocknet am Baume, bis endlich der Sturm das dürre Laub hinwegführte (im Januar 1856). Bei uns verliert die Platane

dagegen mit dem ersten Froste ihre grünen Blätter, welche selten bis zur herbstlichen Entfärbung kommen.

Alle mit einem Blattgelenk versehenen Blätter trennen sich, wenn ihre Zeit gekommen ist, durch dasselbe vom Zweige; in diesem Blattgelenk entsteht nämlich ganz allmählig eine Korkschicht, welche den Saftaustausch vom Blatte zum Stamme und umgekehrt ebenso allmählig aufhebt. Nun ist es wieder schwer zu entscheiden, ob das Entstehen der Korkschicht im Blattgelenk die Ursache des allmählichen Absterbens der Blätter ist, oder ob die allmählig abnehmende Thätigkeit der letzteren das Vertrocknen einer dort vorhandenen zarten Zellschicht und damit die Bildung des Korkes nach der Seite des Zweiges hin begünstigt, was vielleicht das Wahrscheinlichere ist. Sobald sich das Blatt vom Zweige trennt, erscheint die Narbe desselben durch eine Korkschicht bedeckt. Die zusammengesetzten Blätter, bei denen jedes Einzelblatt mit einem Gelenk versehen ist, verlieren häufig einzeln ihre Blättchen (*Robinia pseudacacia*, *Aesculus Hippocastanum*), so daß der leere Blattstiel sich zuletzt vom Zweige trennt.

Wo kein Gelenk vorhanden ist, wird das Blatt auch nicht abgeworfen, vertrocknet bleibt es zurück, wie dies sehr viele Palmen, desgleichen die Banane zeigen; in unseren Breiten sehen wir dasselbe an den Gräsern, desgleichen an den Laubmoosen (*Polytrichum*), wo die vertrockneten Blätter jahrelang am Stamme verbleiben. Viele Farrnkräuter (*Struthiopteris*, *Aspidium filix mas*) behalten gleichfalls die Basis ihrer vertrockneten Wedelstiele, während andere ihre Wedel durch ein Gelenk abwerfen (*Alsophila*, *Cyathea* u. s. w.).

Die herbstliche Färbung der Blätter beruht auf einer chemischen Veränderung des Blattgrüns. Wie das junge Blatt, wenn es im Frühjahr die Knospe verläßt, mehr gelb als grün gefärbt ist und erst mit seiner Ausbildung eine gesättigtere Färbung annimmt, welche von der Menge des in seinem Parenchym entstandenen Blattgrüns abhängig ist, so ändert es wiederum im Herbst seine Färbung, indem die bis dahin grünen Farbstoffkörner (*Chlorophyll*) in einen gelben (*Xanthophyll*) oder in einen rothen (*Erythrophyll*) Farbstoff übergehen. Endlich vertrocknet das Blatt und bleibt noch längere oder kürzere Zeit, was vielfach von der Witterung abhängig ist, in diesem Zustand am Zweige.

Die zur Blüthe gehörigen Blätter (*phylla*) werde ich weiter oben beim Geschlechtsapparat der Pflanze besprechen.

III. Die Wurzel.

§. 52. Die Wurzel (radix) entsteht aus einer Wurzelknospe, welche sich von der Stammknospe durch einen bedeckten, d. h. von einer Wurzelhaube umhüllten, Vegetationskegel unterscheidet und ihre Spitze endigt wieder mit einer solchen. Die Wurzel wächst wie der Stamm an ihrer Spitze durch Bildung neuer Zellen und Ausdehnung der schon vorhandenen, aber sie kann keine Blätter bilden, weil ihre aus absterbenden Zellschichten bestehende Wurzelhaube, welche sich mit dem Längswachsthum derselben von innen her erneuert, während sie von außen her abstirbt, den Theil, der die Blätter bilden müßte, bedeckt. — Im Allgemeinen ähnlich wie der Stamm gebaut, erfolgt auch das Dickenwachsthum der Wurzel durch den Verdickungsring, der jedoch nur bei den Dicotyledonen lange thätig bleibt, dessen Wachsthum dagegen bei den Monocotyledonen und Kryptogamen früh erlischt, wodurch überdies sehr wesentliche Verschiedenheiten in der Anordnungs- und Ausbildungsweise der Gefäßbündel veranlaßt werden. Während nun die Wurzel an ihrer Spitze fortwächst, stirbt ihre Außenwand an den älteren Theilen ab, deshalb ist nur die mit einer thätigen Oberhaut versehene Wurzelspitze fähig von außen her Nahrung aufzunehmen. — Die Pfahlwurzel ist die unmittelbare Verlängerung des dem Knospenmund der Samenknospe zugewendeten Theils der Keimachse eines phanerogamen Embryo. Die Nebenwurzel dagegen kann gleich der Nebenstammknospe überall entstehen, wo Gefäßbündel mit einem fortbildungsfähigen Parenchym zusammentreffen; deshalb bildet sie sich vorzugsweise am Verdickungsring des Stammes und der Wurzel, ja die letztere verzweigt sich nur auf diese Weise oder durch Theilung der Wurzelspitze selbst. — Die Wurzel ist für viele Pflanzen Haft- und Ernährungsorgan zugleich, denn sie entnimmt dem Medium, in dem sie lebt, dem Boden, dem Wasser oder der Luft, in Wasser gelöste oder gasförmige Nahrungstoffe. Bei der Keimung des Samens sucht sie die Erde, während der junge Stamm dem Licht entgegenstrebt. — Die Wurzelknospe ist das unentwickelte, aber entwicklungsfähige Ende einer Wurzel.

Die Wurzel ward von Alters her schon durch den Sprachgebrauch vom Stamme unterschieden; einen sicheren, auf Entwicklungsgeschichte und vergleichende Anatomie gegründeten Unterschied hat dagegen erst die neueste Zeit geliefert, indem sich die für die Wurzeln mancher Pflanzen, z. B. Lemna¹⁾, längst

¹⁾ SCHLEIDEN'S Grundzüge. Ausg. II. Bd. II. p. 120.

bekannte Wurzelhaube jetzt als allgemeines Kennzeichen aller Wurzeln aufstellen läßt¹⁾. Die Beobachtungen der meisten neueren Forscher²⁾, welche sich mit höheren Pflanzen beschäftigen, haben unsere Kenntniß vom Bau der Wurzel, welche im Allgemeinen noch sehr in der Kindheit liegt, wesentlich bereichert; so hat HOFMEISTER³⁾ die Wurzelhaube für die höheren Kryptogamen nachgewiesen und KARSTEN⁴⁾ die Entwicklungsgeschichte der Wurzel bei den Palmen verfolgt. Eine richtige Abbildung der Wurzelspitze mit ihrer Haube ist auch von LINK⁵⁾ gegeben; zuletzt hat WIGAND⁶⁾ über den Bau der Wurzel und deren Richtung beim Keimen und SACHS⁷⁾ über die gesetzmäßige Stellung der Nebenwurzeln geschrieben. Ich selbst habe die Wurzel sehr zahlreicher, sowohl einheimischer als tropischer Pflanzen mit dem Stamme vergleichend untersucht⁸⁾.

Die stamm- und blattlosen Pflanzen (Pilze, Flechten und Algen) besitzen auch keine eigentliche Wurzel, selbst den Moosen und dem Lebermoosen⁹⁾ fehlt dieselbe noch, dagegen ist sie von da ab für alle Pflanzen, wenigstens der Anlage nach, vorhanden und kommt auch bei der Mehrzahl derselben zur weiteren Ausbildung.

Man kann zwei Arten der Wurzel unterscheiden: 1. die Pfahlwurzel, eine unmittelbare Verlängerung der Keimachse des Embryo, und 2. Nebenwurzeln, welche im Innern eines Gewebes entstehen und aus demselben hervorbrechen.

Wenn man den reifen Samen einer phanerogamen Pflanze untersucht, so findet man das Würzelchen (Radicula) des Keimes immer dem Knospemunde zugewendet; dasselbe besteht bei den Dicotyledonen aus einer rechten Wurzelknospe, bei den Monocotyledonen dagegen aus einem Gewebe, in dessen Innern sich die ersten Wurzelknospen der Keimpflanze bilden. Alle Dicotyledonen keimen deshalb mit einer rechten Pfahlwurzel, welche die directe Verlängerung der Radicula bildet, alle Monocotyledonen keimen dagegen mit Nebenwurzeln. Ausgenommen sind hier diejenigen Pflanzen, welche einen sehr unentwickelten kugelförmigen Keim besitzen, der weder Plumula noch Radicula unterscheiden läßt (Orobanchaeae, Rafflesiaceae, Hydnora, Monotropaeae und Orchideae).

1) Meine Pflanzenzelle. p. 299.

2) OHLERT, *Linnaea* 1837. p. 609.

3) HOFMEISTER, vergleiche Untersuchung der höheren Kryptogamen, ferner dessen Beiträge zur Kenntniß der Gefäßkryptogamen.

4) H. KARSTEN, die Vegetationsorgane der Palmen. Monatsbericht d. B. Akademie 1847.

5) LINK, das Wachsen und Anwachsen; Verhandlungen des Pr. Gartenbauvereins 1850.

6) A. WIGAND, *Botanische Untersuchungen*. p. 133.

7) Sitzungsbericht der Wiener Akademie 1858.

8) H. SCHACHT, zur Entwicklungsgesch. der Wurzel. *Flora* 1853; derselbe Aufsatz in meinen Beiträgen zur Anatomie; ferner p. 170—192 meines Baumes.

9) Auch die blattlosen Sprossen von *Haplomitrium Hookeri* sind nach HOFMEISTER keine Wurzeln, denn ihnen fehlt die Wurzelhaube. (Berichte der Säch. Gesellschaft der Wissenschaften 1854. p. 97.)

Die Farrnkräuter keimen wieder mit einer Wurzel, die sich an der Oberfläche der Keimachse bildet, und die man deshalb wohl als Pfahlwurzel betrachten darf.

Die Wurzelknospe.

§. 53. Verfolgt man die Entwicklungsgeschichte des Keimes der Nadelhölzer (*Abies*, *Pinus*, *Picea*, *Thuja*), so findet man zu der Zeit, wo die Samenlappen als kleine Erhebungen um den Vegetationskegel der Stammknospe (der Plumula) entstehen, am entgegengesetzten Ende der Keimanlage auch die ersten Anfänge der Wurzelknospe. Nachdem sich nämlich dieser Theil des jungen Embryo vom Gewebe des Embryonalstranges¹⁾, mit dem er noch verbunden ist, differenzirt hat, hören die äußeren Zellschichten des Wurzelendes auf neue Zellen zu bilden, während unter ihnen die Zellenbildung fort dauert; auf diese Weise entsteht eine Umhüllung älterer Zellen über dem Vegetationskegel der Wurzelanlage, welche, während ihre äußeren Schichten allmählig absterben oder verkorken, von innen her durch neue Schichten ersetzt werden. Diese Umhüllung des Vegetationskegels der Wurzel wird Wurzelhaube genannt, sie ist mit demselben in ihrer Mitte durch einen mächtig breiten Zellenstrang organisch verbunden und wächst durch und mit dem Vegetationskegel weiter (Fig. 150). Bei

Fig. 150.

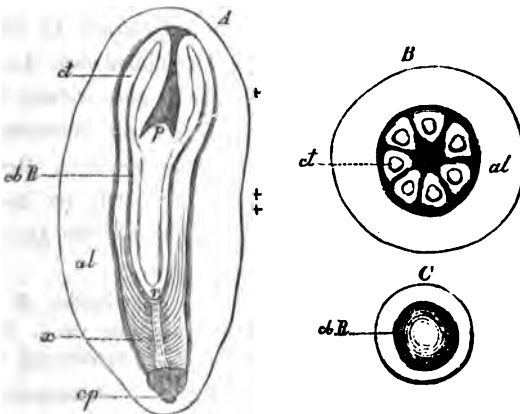
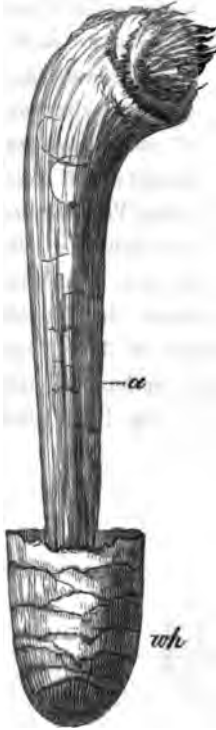


Fig. 150. Der Kern, d. h. das Sameneiweiß mit dem Keim, des Samens der Kiefer (*Pinus silvestris*). A Im Längsschnitt, al Sameneiweiß, cbR Ver-

¹⁾ Siehe weiter oben bei der Befruchtung der Nadelhölzer.

den Nadelhölzern ist nun die Wurzelhaube im Keim sowohl als auch bei jeglicher Nebenwurzel besonders stark entwickelt, weshalb sich gerade diese zum Studium ihres Baues ganz besonders eignen, sie fehlt aber keiner Wurzel überhaupt, nur ist sie dem Grade nach bei einigen Pflanzen mehr, bei anderen weniger ausgebildet. Die Nebenwurzeln von Pandanus, welche von der Stärke eines Fingers und darüber aus dem Stamm hervorbrechen und sich allmählig in den

Fig. 151.



Boden senken, tragen ebenfalls eine sehr ausgebildete Wurzelhaube, welche, wenn die abgesechnittene Wurzel zusammengetrocknet, gleich einer aus Schichten zusammengesetzten Kappe das Ende derselben bekleidet und wohl das anschaulichste Präparat für die Wurzelhaube abgibt (Fig. 151).

Die Wurzelhaube ist das Kennzeichen der Wurzel, welche, weil ihr Vegetationskegel nicht wie beim Stamm frei, sondern von ihr bedeckt ist, keine Blätter zu bilden vermag. Die Wurzelhaube schützt die jugendliche Spitze der in der Erde fortwachsenden Wurzel, welche sich im Boden ihre Wege bahnen muß, und ohne sie den Widerstand desselben schwerlich besiegen würde; sie fehlt aber auch den im Wasser und in der Luft lebenden Wurzeln nicht, ohschon selbige kein solches Hinderniß zu überwinden haben. Bei den eigenthümlichen Luftwurzeln von *Laurus canariensis*, über welche ich später reden werde, läßt sich die Wurzelhaube nur im Knospenzustande nachweisen. Der Vegetationskegel der Wurzel besteht im übrigen wie beim Stamm aus einem Gewebe kleiner zarter

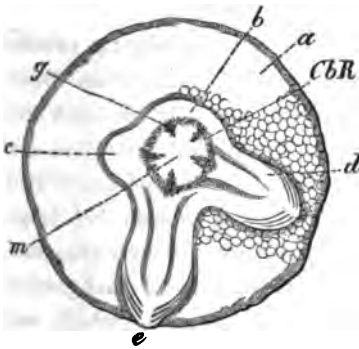
dickungsring, *ct* Samenlappen, *cp* Corpusculum, *z* Wurzelhaube. *B* Ein Querschnitt in der Höhe von †. *C* Ein Querschnitt in der Höhe von ‡. Das Sameneiweiß ist entfernt. Die Bezeichnungen wie bei *A*. (Vergrößerung 30 mal.)

Fig. 151. Eine junge Luftwurzel von *Pandanus odoratissimus* im vertrockneten Zustande. Die Wurzel (*a*) hat sich beim Austrocknen stark zusammengezogen, wodurch die Wurzelhaube, *wh*, welche hier aus zahlreichen sich unregelmäßig deckenden Schichten besteht, besonders deutlich hervortritt. (Natürliche Größe.)

Zellen, welche fortdauernd neue Zellen bilden und dadurch das Spitzengewachstum der Wurzel unterhalten; in dasselbe verliert sich bei dicotyledonen Pflanzen der Verdickungsring der Keimachse und unter ihm verschwinden bei allen Wurzeln die Gefäßbündel, indem sie sich mit ihm an ihrer Spitze fortbilden. Das Längswachstum der Wurzel unterscheidet sich demnach vom Stamm nur dadurch, daß fortdauernd die äußersten Zellschichten seiner Spitze zur Fortbildung der Wurzelhaube absterben und daß die Gefäßbündel, weil keine Blätter entstehen, auch nicht unter dem Vegetationskegel austreten.

Wie die Knospe für die Pfahlwurzel am dicotyledonen Embryo, so entsteht auch die Knospe für die Nebenwurzel am monocotyledonen Keimling, oder überhaupt in irgend einem fortbildungsfähigen und mit Gefäßbündeln versehenen Pflanzengewebe. Einige Gräser keimen mit mehreren Nebenwurzeln (*Triticum fastuosum*, Fig. 85. p. 6). Man verfolgt das Entstehen der Nebenwurzel am besten bei der Wurzel selbst, wo sie am Cambiumring jedoch nur da, wo ein Gefäßbündel

Fig. 152.



liegt, austritt, um eine neue Seitenwurzel zu bilden (Fig. 152). Zuerst erscheint hier an der Rindenseite des Cambiums eine flachkegelförmige Anhäufung kleiner Zellen (c), deren breite Basis mit dem Cambium organisch verbunden ist. Während sich dieser Zellenkegel mehr und mehr erhebt, hören die äußeren Schichten seiner Spitze alsbald auf neue Zellen zu bilden und es entsteht

die Wurzelhaube (d). Die noch in der Rinde liegende Wurzelknospe drängt darauf, indem sie fortwächst, das sie umgebende Rindenparenchym, welches im Umkreis derselben vertrocknet, vor sich hin, bis sie zuletzt dasselbe durchbricht und als Nebenwurzel in's Freie tritt (e). In ihrem Innern hat sich jetzt ein Verdickungsring, der Mark von Rinde scheidet, gebildet und in diesem entstehen von der Basis her Gefäßbündel für

Fig. 152. Querschnitt durch eine junge Wurzel von *Alnus glutinosa*. a Der äußere Theil der primären Rinde, b der innere Theil, CbR der Cambiumring, c, d und e junge Seitenwurzeln, welche nur da entstehen, wo ein Gefäßbündel (g) liegt. (Vergrößerung 40mal.)

die neue Wurzel, welche mit dem Gefäßsbündel, an welchem dieselbe entstanden ist, in unmittelbarer Verbindung stehen, ja die gewissermaßen von ihnen ausgehen¹⁾.

Die Entwickelungsweise der Nebenwurzeln ist bei allen überhaupt mit Wurzeln versehenen Gewächsen dieselbe. Ich verfolgte sie bei *Opuntia*, *Euphorbia canariensis*, *Pinus*, *Abies*, *Araucaria*, *Zamia*, *Quercus*, *Fagus*, *Juglans*, *Alnus*, *Monotropa*, *Chamaedorea*, *Dracaena*, *Goodyera*, *Aspidium* u. s. w. Auch ist es einerlei ob die Knospe für die Nebenwurzel an einer Wurzel oder an einem Stamme entstanden ist. In beiden Fällen tritt sie an der Außenseite des Cambiumringes hervor und bildet sich in der Rinde liegend weiter, man unterscheidet sie von einer Nebenstammknospe erst, wenn sie die Anlage zur Wurzelhaube gebildet hat. In ihrer Fortbildungsweise und in ihrem inneren Baue gleicht sie durchaus der Pfahlwurzel, welche sie deshalb sehr wohl ersetzen kann, z. B. bei allen Stecklingen; ihr Hauptkennzeichen ist, wie dort, der von einer Wurzelhaube bedeckte Vegetationskegel.

Die Wurzel im Allgemeinen.

§. 54. Alle wesentlichen Unterschiede im Wachsthum zwischen Wurzel und Stamm sind zunächst Folgen der verschiedenen Organisation; die Wurzel hat nämlich, da sie keine Blätter bildet, auch keine durch letztere geregelte Verzweigung, die Seitenwurzeln entstehen ohne bestimmte Ordnung am Cambiumring einer schon vorhandenen Wurzel, jedoch nur da wo ein Gefäßsbündel liegt, und deshalb bei jungen Wurzeln in Längsreihen, wie ich dies bereits für *Juglans*²⁾ angegeben, was jetzt durch *Sachs*³⁾ auch bei anderen Keimpflanzen nachgewiesen ist. Die Seitenwurzeln einer Hauptwurzel lassen sich deshalb auch nicht, wie die aus Achselknospen entsprungenen Zweige eines Stammes, bis zum Mark der Wurzel, welche sie entsandte, verfolgen, endigen vielmehr gleich den aus Nebenknospen hervorgegangenen Zweigen eines Stammes bei dicotyledonen Pflanzen im Holzring und zwar nach der Zeit ihres Entstehens näher oder ferner vom Marke, wie dies Quer- und Längsschnitte durch die Pfahlwurzel von *Daucus Carota* gar vortrefflich zeigen. Im übrigen verhält sich die Hauptwurzel (Wurzel erster Ordnung) zur Seitenwurzel, die an ihr entstanden ist

¹⁾ Meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie. p. 156—164. Taf. IX.

²⁾ Ueber die Keimung der Wallnuss, in meinen Beiträgen p. 108.

³⁾ Die gesetzmäßige Stellung der Nebenwurzeln. Wien 1858.

(Wurzel zweiter Ordnung) und diese wieder zur schwächeren Seitenwurzel (Wurzel dritter und vierter Ordnung) wie sich der Stamm zum Ast und dieser zum Zweig verhält, indem ein schwacher Wurzelzweig bei den Dicotyledonen allgemach zum starken Wurzelast heranwachsen kann.

Die phanerogame Wurzel¹⁾ hat ihrer Anlage nach, mit wenig Ausnahmen (*Cicuta virosa*, *Viscum album*), wie der Stamm, ein centrales Mark, einen Verdickungsring und eine primäre Rinde, und diese läßt in den meisten Fällen wieder zwei Schichten, eine äußere und eine innere unterscheiden, was bei dem Stamme nicht der Fall ist. Die erstere, welche ich Aufsensrinde der Wurzel nenne, stirbt frühe ab, und durch ihr Absterben erfährt man bei der dicotyledonen Keimpflanze die Grenze zwischen Stamm und Wurzel. Diese Grenze nun liegt nicht bei allen Pflanzen auf gleicher Höhe; bei den meisten Coniferen (Fig. 153),

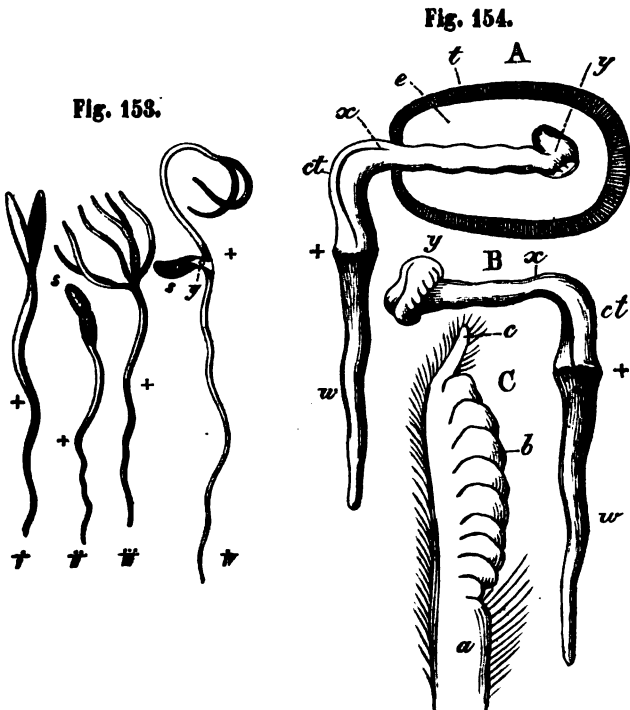


Fig. 153. i Keimpflanze von Thuja, ii u. iii Keimpflanzen von Pinus silvestris, iv Keimpflanze von Ephedra, s der Same, welcher bei Thuja und Pinus

¹⁾ Bei *Viscum album* und *Cicuta virosa* besitzt die Wurzel ein centrales Gefäßbündel, das bei *Cicuta* eigenthümlich gebaut ist. (Siehe weiter oben.)

ferner bei *Tilia*, *Ulmus* (Fig. 130. p. 95), *Fagus* und *Alnus*, überhaupt bei allen Gewächsen, welche beim Keimen ihre Samenlappen über die Erde erheben, liegt sie mit dem Boden in gleicher Linie, also bedeutend tiefer als die Samenlappen; bei *Araucaria*, *Zamia* (Fig. 154), *Quercus*, *Castanea*, *Juglans*, überhaupt bei solchen Pflanzen, welche ihre Keimblätter nicht über die Erde bringen, liegt sie dagegen unmittelbar unter denselben. Das frühzeitige Absterben der Außenrinde der Wurzel bezeichnet in beiden Fällen durch eine braune Färbung als scharfe Grenze diese Region, welche der Forstmann bei erwachsenen Bäumen den Wurzelknoten nennt. Bei den Pflanzen mit unentwickelten Blättern (*Opuntia*, *Euphorbia canariensis*) ist der Achsentheil unter den Samenlappen stielrund und von dem über den Samenlappen beginnenden eigentlichen, bei *Opuntia* flächenartigen und bei *Euphorbia* kantigen Stamm auch anatomisch verschieden, er gleicht hier mehr der Wurzel, hat aber, soweit er sich über der Erde befindet, kein Wurzel-Epithelium. Man hat diesen Theil bei der Buche u. s. w. *Cauliculus* genannt.

Die Oberhaut des absorbirenden Theiles der Wurzel ist zartwandig und entweder papillös (bei *Abies*, *Monotropa*, *Orobanche*) oder häufiger mit zartwandigen Haaren, den Wurzelhaaren, welche, so viel mir bekannt ist, immer einzellig sind, versehen. Mit der Außenrinde stirbt natürlich auch diese Oberhaut ab.

Gleich dem Stamm verlängert sich auch die Wurzel durch ihren Vegetationskegel, denn der einmal ausgebildete ältere Theil derselben wächst wie dort, wenn in den Gefäßsbündeln die Verholzung begonnen, nicht mehr in die Länge (Vergl. Bd. 1. p. 102). Versuche von LINK,

über die Erde gehoben und wenn sein Sameneiweiß verbraucht ist, abgestreift wird (*n*), bei *Ephedra* dagegen in der Erde verbleibt, obschon die beiden Samenlappen wie bei *Thuja* hervortreten. Ein besonderes saftiges Gewebe unter dem Knospenkern (*y*) vermittelt hier die Ernährung durch das Sameneiweiß. + Die Grenze zwischen Stamm und Wurzel.

Fig. 154. Keimung von *Zamia spiralis*. *A* Der Same ist der Länge nach durchschnitten, *t* der innere holzige Theil der Samenschale, *e* das Sameneiweiß. Die beiden Samenlappen (*ct*) des Keimlings sind bei *x* mit einander verwachsen; nur einer derselben ist an seinem Ende (*y*) einem jungen Wedel gleich ausgebildet. Die Grenze zwischen Stamm und Wurzel (*w*) ist mit + bezeichnet. *B* Die Keimpflanze freigelegt. Die Bezeichnung wie bei *A* (beide Figuren in natürlicher Größe.) *C* Ein ganz junger Wedel 8mal vergrößert. *a* Der Wedelstiel, *b* die Fiederblätter, *c* das Ende des Wedelstiels.

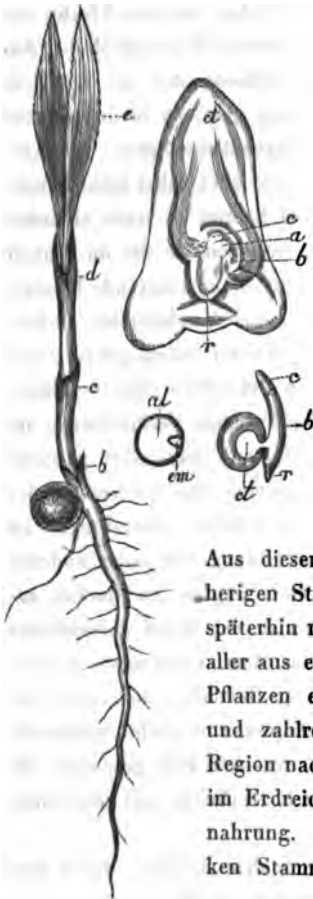
OHLEKRT und zuletzt von WIGAND¹⁾ angestellt, haben nun gezeigt, daß proportional der Entfernung von der Wurzelhaube die Verlängerung der Wurzel abnimmt, bis sie zuletzt ganz aufhört. WIGAND theilte die 3''' lange Wurzel einer keimenden Erbse durch Tintenstriche in 4 gleiche Theile. Nach 3 Tagen hatten sich die beiden ersten, den Cotyledonen zunächst gelegenen Abschnitte fast gar nicht verlängert, der dritte hatte um das Doppelte, der letzte aber um das 8fache zugenommen. — Weil nun die Außenrinde der älteren Wurzeltheile bei den meisten Pflanzen frühzeitig abstirbt und dadurch mit ihr die dem Boden Nahrung entziehende Oberhaut verloren geht, so bleibt nur ein kleiner Theil der Wurzel, nämlich deren jugendliche Spitze, zur Aufnahme der Stoffe aus dem Boden fähig. Diese rückt aber beim Längswachsthum beständig weiter vorwärts und kommt so nach einander mit neuen Theilen der Erde in Berührung, welchen sie die im Wasser löslichen Stoffe entzieht. Auf diese Weise kann die perennirende Pflanze, z. B. der Baum, viele Jahre hindurch aus einer beschränkten Bodenfläche Nahrung empfangen, was, wenn die Wurzel anders gebaut wäre und ihre absorbirende Oberfläche immer an demselben Orte verbliebe, nicht wohl möglich sein würde, weil die löslichen Verbindungen im Erdreich von ihr bald aufgesogen sein müßten; jetzt aber gewinnt der Boden Zeit durch Verwitterung des Gesteins und Verwesung der in ihm enthaltenen organischen Stoffe neue lösliche Verbindungen zu beschaffen, welche vielleicht über kurz oder lang von einer anderen Wurzelspitze derselben Pflanze, die in diese Region des Bodens gelangt, aufgesogen werden. Die jugendliche, in der Regel gelbgefärbte Wurzelspitze stärkerer Wurzeln wird von dem Forstmann Saugwurzel genannt. — Beim Verpflanzen der Gewächse hat man namentlich darauf zu achten, daß die Wurzelspitzen möglichst unbeschädigt bleiben und ebensowenig vertrocknen, was sehr bald geschieht, da ihre zur Aufsaugung geschickte Oberfläche in trockener Luft sehr leicht das Wasser abgibt.

Im Umfang wächst die Wurzel, gleich dem Stamm, durch den Verdickungsring, dessen Thätigkeit jedoch bei den Kryptogamen und den Monocotyledonen zeitig erlischt, bei den Dicotyledonen dagegen mit wenig Ausnahmen (die Nebenwurzeln von *Cicuta virosa*) unbegrenzt fort dauert. Die beiden erstgenannten haben deshalb nur selten

¹⁾ WIGAND, botanische Untersuchungen. p. 159.

starke Wurzeln, dagegen ersetzt die Zahl, was solchen an Stärke abgeht. Bei *Pandanus odoratissimus* und bei *Dracaena Draco*, wo Wurzeln von der Stärke eines Zolles und darüber aus der Rinde des Stammes hervorbrechen, verdicken sich dieselben noch eine Zeit lang in der Weise wie der Stamm und zeigen in diesem Falle auch anatomisch dieselben Verhältnisse, schwächere Seitenwurzeln dagegen, welche in der Erde hervorbrechen, entwickeln sich von Anfang nach dem monocotyledonen Typus der Wurzel. Die dicotyledone Wurzel dagegen nimmt wie der Stamm alljährlich in Umfang zu.

Fig. 155.



Die Art der Bewurzelung ist überhaupt bei den Monocotyledonen durchaus anders als bei den Dicotyledonen, denn selbige haben niemals eine Pfahlwurzel, sie keimen vielmehr entweder mit einer (*Phönix*, *Chamaedorea* (Fig. 155) *Lolium speciosum*) oder mit mehreren (*Triticum fastuosum*) (Fig. 85. p. 6) Nebenwurzeln, welche im Gewebe der Keimachse entstehen.

Die Art der Bewurzelung ist überhaupt bei den Monocotyledonen durchaus anders als bei den Dicotyledonen, denn selbige haben niemals eine Pfahlwurzel, sie keimen vielmehr entweder mit einer (*Phönix*, *Chamaedorea* (Fig. 155) *Lolium speciosum*) oder mit mehreren (*Triticum fastuosum*) (Fig. 85. p. 6) Nebenwurzeln, welche im Gewebe der Keimachse entstehen.

Aus dieser Region, welche als Basis des nachherigen Stammes verbleibt, entwickeln sich auch späterhin reichlich neue Nebenwurzeln. Der Stamm aller aus einem Keim entstandenen monocotyledonen Pflanzen erscheint deshalb nach unten abgestutzt und zahlreiche Nebenwurzeln, welche aus dieser Region nach einander hervorbrechen, befestigen ihn im Erdreich und bringen ihm gleichzeitig Bodenahrung. Allein für die mit einem hohen schlanken Stamm versehenen Palmenarten würden zur

Fig. 155. Der runde Same der *Chamaedorea* durchschnitten vor und im Beginn der Keimung, desgleichen ein Längsschnitt durch die Mitte des Keimes vor der Keimung (25 mal vergrößert), endlich eine Keimpflanze, welche bereits das vierte Blatt (*e*) entfaltet hat. *a* Der Vegetationspunkt der Stammknospe, *b* das erste, *c* das zweite, *d* das dritte, *e* das vierte Blatt, *al* das Samenciweiss, *ct* der Samenlappen, *em* der Keim.

Befestigung im Boden selbst die sehr reichlich vorhandenen Nebenwurzeln nicht genügen, wenn nicht die Basis des Stammes bei der Keimung, durch die Verlängerung des Keimlappens nach abwärts, mehr oder weniger, ja bis 3 Fufs tief, in das Erdreich hinabgeführt würde (Phönix (Fig. 156), Lodoicea, Attalea)¹⁾. Die jetzt erst im ganzen Fig. 156.

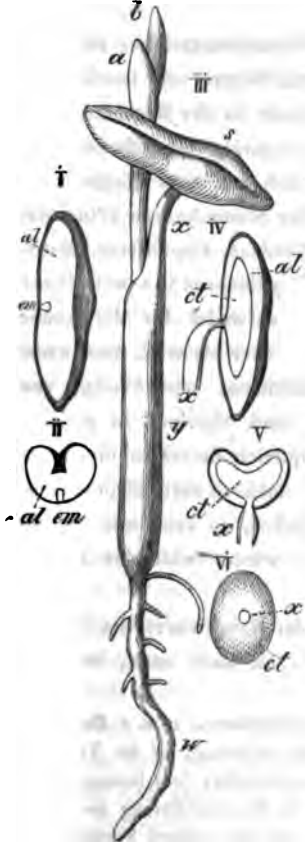


Fig. 157.

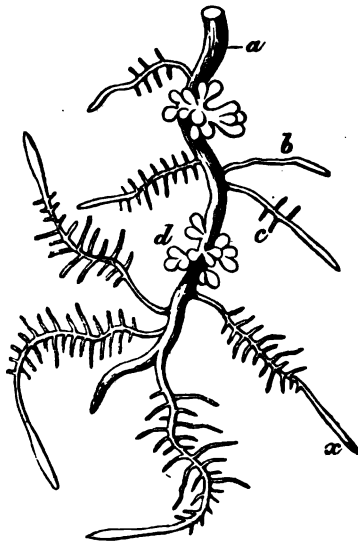


Fig. 156. Phönix dactylifera. I u. II Der Same vor der Keimung im Längs- und Querschnitt, em der Embryo, al das Sameneiweiß. III Die keimende Pflanze, s der Same, x die Verlängerung des Samenlappens, y der scheidenförmige, stengelumfassende Theil des letzteren; a und b die ersten Blätter der

¹⁾ Eine solche Verlängerung des Samenlappens ist vielen Monocotyledonen eigen (Amaryllis, Gladiolus), nicht selten wird dadurch der Same über den Boden gehoben.

Umkreis der Stammbasis reichlich hervorbrechenden Nebenwurzeln geben selbst der höchsten Palme einen festen Halt. Die Gattung *Iriartea* dagegen, ebenfalls mit hohem Stamm, wird wie der *Pandanus* noch durch starke über der Erde hervorbrechende Wurzeln gestützt. *Iriartea* keimt nach KARSTEN¹⁾ wie die niedrige *Chamaerops*, ohne jene Verlängerung des Samenlappens, ihr Stammende wird nicht, wie bei *Phönix*, in den Boden versenkt.

Durch das frühe Unthätigwerden des Verdickungsringes ist auch die seitliche Zweigbildung der monocotyledonen Wurzel sehr beschränkt, denn mit dem Aufhören der Verdickung erlischt in der Regel zugleich die Bildung neuer Seitenwurzeln am Verdickungsring der Nebenwurzel.

Die Dicotyledonen keimen wohl sämtlich mit einer Pfahlwurzel, welche in allen mir bekannten Fällen vor der Stammknospe (*Plumula*) aus dem Samen hervorbricht (*Coniferae*, *Cycadeae*, *Cupuliferae*, *Betulinaceae*, *Juglandaceae*, *Cactaceae*, *Euphorbiaceae*, *Papilionaceae* u. s. w.). Diese Pfahlwurzel oder Hauptwurzel bleibt nun entweder für die ganze Dauer der Pflanze (*Daucus Carota* und *Beta*), oder sie wird, und zwar bei perennirenden Gewächsen, z. B. den Bäumen, sehr häufig, von Seitenwurzeln, welche aus ihr entsprungen sind, überholt, in gleicher Weise wie die Aeste vieler Bäume den Haupttrieb desselben überholen (Fig. 157). Da nun eine jede ursprünglich noch so zarte dicotyledone Wurzel fähig ist, sich fortdauernd zu verdicken, so kann aus ihr allmählig ein starker Wurzelast, der seinerseits wieder zahlreiche Zweige abgiebt, werden.

Die Bildung secundärer Wurzeln aus der Hauptwurzel ist bei den Dicotyledonen überhaupt nicht beschränkt, sie kann auch, weil die

Keimpflanze, *w* die scheinbare Pfahlwurzel der Keimpflanze. *iv* u. *v* Der Same im Längs- und Querschnitt aus diesem Stadio der Keimung, *ct* der Theil des Samenlappens, welcher die Aufsaugung des Sameneiweißes (*al*) besorgt, *s* der stielartig hervortretende Theil des Samenlappens. *vi* Der schildförmig gewordene im Samen verbleibende Theil des Samenlappens (*ct*) der vorigen Figuren freigelegt, *s* die Basis des stielförmigen Theiles von oben gesehen.

Fig. 157. Die Pfahlwurzel einer zweijährigen Erle (*Alnus glutinosa*). *a* Die Pfahlwurzel, deren Ende bereits abgestorben ist, *b* Seitenwurzeln oder Wurzeln zweiter Ordnung, *c* Wurzeln dritter Ordnung, *d* eigenthümlich angeschwollene Wurzelzweige, welche schon an der wenige Monate alten Keimpflanze der Erle vorkommen und auch vielen Leguminosen eigen sind, *s* die Wurzelspitze mit ihrer Haube.

¹⁾ H. KARSTEN, die Vegetationsorgane der Palmen. Taf. I.

Wurzel im älteren Zustande, gleich dem Stamm, einen geschlossenen Gefäßbündelring besitzt, im ganzen Umkreis desselben erfolgen; anfänglich ist sie jedoch, wie überall auf diejenigen Orte am Verdickungsring beschränkt, wo Gefäßbündel liegen; deshalb bringt die keimende Wallnuß an ihrer Pfahlwurzel den 4 oder 6 Gefäßbündeln, welche senkrecht abwärtsgehen, entsprechend, 4 oder 6 Längsreihen von Seitenwurzeln hervor, und aus demselben Grunde sind die mit 2 parallelen abwärtssteigenden Gefäßbündeln versehenen zarten Seitenwurzeln der Tanne (*Abies pectinata*) nur nach 2 Seiten hin, kammartig, verzweigt. Selbst bei *Equisetum hiemale*, dessen Wurzel ein centrales Gefäßbündel besitzt, ist das Entstehen der Seitenwurzeln durch die Stellung der Gefäße im Bündel aufs Bestimmteste geregelt. (Siehe weiter oben.) Bei *Beta vulgaris*, deren Hauptwurzel ursprünglich nur zwei Gefäßbündel bildet, erfolgt indirect die Bildung neuer Seitenwurzeln von diesen beiden im Innern gelegenen Bündeln aus; daher die zweizellige Stellung der Nebenwurzeln, deren Längsreihen bei der Keimpflanze unter den beiden Samenlappen auftreten. Sobald aber im Allgemeinen eine Wurzel älter geworden ist und einen geschlossenen Holzring gebildet hat, kann sie sich ohne Regel an allen Orten ihres Umkreises verzweigen.

Die ganz zarten, fadenförmigen Wurzeln einer Pflanze hat man Zaserwurzeln genannt. Sie sind im Bau von den stärkeren Wurzeln nicht verschieden, denn beide endigen mit einem bedeckten Vegetationskegel und aus beiden kann bei dicotyledonen Gewächsen unter Umständen der stärkste Wurzelast hervorgehen. In vielen Fällen sterben aber diese zarten Zaserwurzeln, welche oftmals gleich einem Pilzgeflecht den Boden durchkriechen, frühzeitig ab, während an anderen Orten neue hervorbrechen, wie dies bei der Mehrzahl unserer Bäume und namentlich bei der Kiefer (*Pinus silvestris*) der Fall ist.

Der Bau und die Lebensweise der Wurzel macht es der Pflanze möglich, sich ihre Nahrung zu suchen, denn nach dem Vorhandensein derselben, richtet sich auch die weitere Fortbildung der Wurzel; wo nämlich eine ursprünglich schwache Wurzel reichlich Nahrung findet, da wächst sie weiter und sendet zugleich viele Seitenwurzeln aus, wo sie dagegen nicht oder nur spärlich ernährt wird, da stirbt sie ab. Deshalb kriecht die Wurzel häufig in die Ritzen der Gesteine, sich dort von den Verwitterungs- und Verwesungsproducten nährend, und deshalb findet man, der Oertlichkeit entsprechend, oftmals die eine Seite einer Pflanze mehr als die andere bewurzelt.

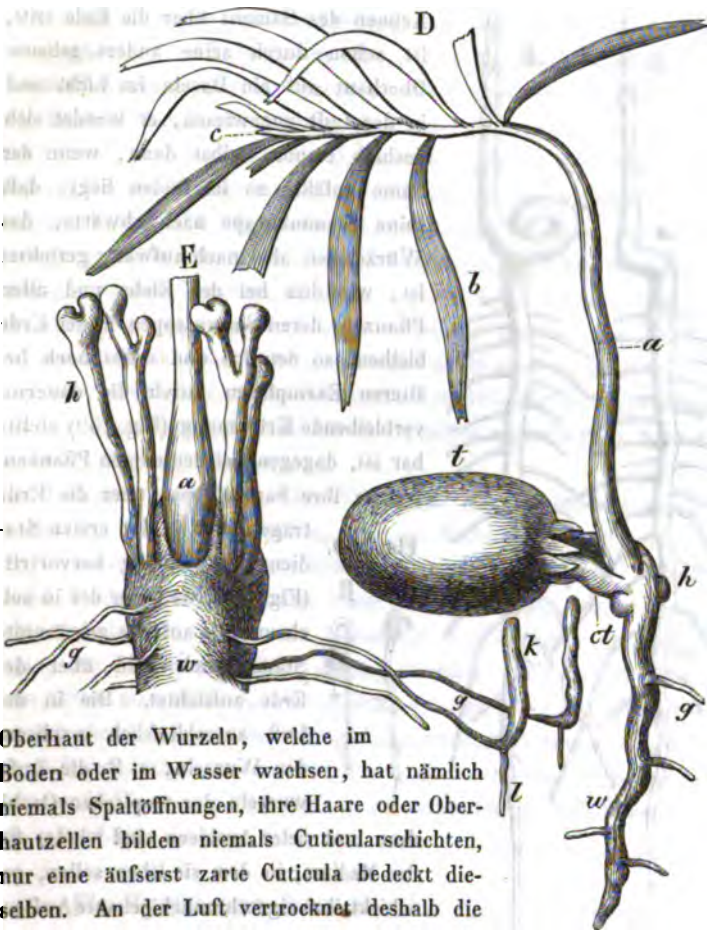
Beim Keimen des dicotyledonen Samens geht die zuerst hervortretende Wurzel immer nach abwärts. Versuche von KNIGHT¹⁾, PINOT, MULDER und DURAND, welche in neuester Zeit von WIGAND²⁾ wiederholt und weiter ausgedehnt wurden, haben nun gezeigt, daß dieses Streben der Wurzel keimender Pflanzen nach abwärts unveränderlich ist, denn selbst auf Quecksilber schwimmende Samen senkten ihre Wurzeln mehrere Linien tief in das flüssige Metall, andere aber, auf geöltem Papier liegend und mit durch Wasser getränktem Papier bedeckt, schickten ihre Wurzeln abwärts durch das Oelpapier. Auf Wasser schwimmende Samen sandten in einem, oben bis zum Wasserspiegel, mit schwarzem Papier beklebten Glase ihre Wurzel in das erhellte Wasser hinab. Endlich aber wurde auch der KNIGHT'sche Versuch der Keimung auf einer schnell rotirenden Scheibe wiederholt, wo, bei wagerecht rotirender Ebene, proportional der Länge des Radius, also proportional der vermehrten Geschwindigkeit, auch die Abweichung der Wurzel von der senkrechten Richtung zunahm, so daß dieselbe am Rande der Scheibe eine fast wagerechte, mit der Spitze vom Centrum abgewendete, Stellung einnahm. Man hat danach ziemlich allgemein dies Streben der Wurzel keimender Samen nach abwärts dem Einfluß der Schwerkraft zugeschrieben³⁾, und wirklich läßt sich nichts dagegen sagen, wenn sich nur einsehen ließe, warum die letztere nicht auf alle Wurzeln ohne Ausnahme in gleicher Weise ihren Einfluß übe. Nun entsendet aber dieselbe Pflanze, deren Pfahlwurzel senkrecht abwärts steigt, aus dieser Pfahlwurzel Seitenwurzeln, welche wagerecht streichen (sehr ausgezeichnet bei *Euphorbia canariensis* und bei *Opuntia Ficus indica*, aber außerdem bei der Mehrzahl der Gewächse), ja bei *Zamia spiralis* entstehen gar an der Pfahlwurzel der Keimpflanze Nebenwurzeln, welche unter allen Umständen gerade aufwärts wachsen und als Luftwurzeln über die Erde treten (Fig. 158 h). Wir stehen hier vor demselben Räthsel, dem wir bei der Richtung der Zweige begegnen, wo die secundären Achsen oftmals wagerecht (*Abies pectinata*, *Araucaria brasiliensis*) oder gar nach abwärts (Hängesche) gehen, während die primäre Achse aufwärts steigt. Ich glaube

¹⁾ Philosoph. Transactions 1806. Tom. 1. p. 99—108, übersetzt in TREVIRANUS Beiträgen zur Pflanzen-Physiologie. 1811.

²⁾ WIGAND, über das Richtungsgesetz der Pflanzen beim Keimen. Botanische Untersuchungen, Braunschweig 1854.

³⁾ H. v. MOHL, vegetabilische Zelle. p. 138.

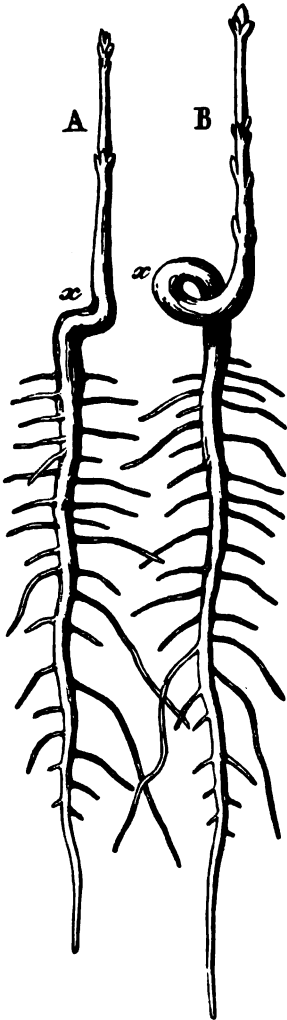
nun, daß wir doch zunächst im Bau des Stammes und der Wurzel selbst den Gegensatz in der Richtung beider zu suchen haben. Die
Fig. 158.



Oberhaut der Wurzeln, welche im Boden oder im Wasser wachsen, hat nämlich niemals Spaltöffnungen, ihre Haare oder Oberhautzellen bilden niemals Cuticularschichten, nur eine äußerst zarte Cuticula bedeckt dieselben. An der Luft vertrocknet deshalb die für die Aufnahme tropfbar flüssiger Stoffe ge-

Fig. 158. Keimpflanze von *Zamia spiralis*. *D* 6 Monate alt, *t* der Same mit der holzigen Umhüllung des inneren Theiles seiner Samenschale, deren äußerer saftiger Theil bereits verloren gegangen ist, *ct* der freie Theil der mit einander verwachsenen Samenlappen, *a* der Stiel des ersten Wedels, *b* dessen Fiederblätter, *c* das Ende des Wedelstiels, *h* die Anlage zu den später nach oben wachsenden Luftwurzeln, *g* Seitenwurzeln der Pfahlwurzel *w*. *E* Partie derselben Keimpflanze, ein Jahr später, *a* der Wedelstiel, *h* die aufwärts

Fig. 159.



schickte Wurzel in sehr kurzer Zeit; sie ist darum nicht fähig in der Luft zu leben. Der Stamm dagegen, welcher beim Keimen des Samens über die Erde tritt, ist schon durch seine anders gebaute Oberhaut auf ein Dasein im Licht und in der Luft angewiesen, er wendet sich deshalb empor, selbst dann, wenn der Same zufällig so im Boden liegt, daß seine Stammknospe nach abwärts, das Würzelchen aber nach aufwärts gerichtet ist, wie dies bei der Eiche und allen Pflanzen, deren Samenlappen in der Erde bleiben, so deutlich und selbst noch bei älteren Exemplaren durch die dauernd verbleibende Krümmung (Fig. 159) sichtbar ist, dagegen bei denjenigen Pflanzen, welche ihre Samenlappen über die Erde

Fig. 160.



tragen, nur in den ersten Stadien der Keimung hervortritt (Fig. 160), weil hier der in solchem Falle anfangs gekrümmte Stamm sich bald über der Erde aufrichtet. Die in der Luft ausschließlich wachsenden Wurzeln, z. B. die Luftwurzeln der tropischen Orchideen und vieler Aroideen sind wieder für

das Medium, in dem sie leben sollen, geschickt, ihre eigenthümlich gebaute Aufsenerinde als Wurzelhülle (Velamen radicum)

wachsenden Luftwurzeln, *g* Seitenwurzeln der Pfahlwurzel (*w*), welche zum Theil wieder einen nach oben wachsenden Theil (*k*) entsenden, während ein anderer *l* nach abwärts steigt.

Fig. 159. Zweijährige Keimpflanzen der Eiche. Bei *A* lag die Achse des Embryo bei der Keimung wagerecht, bei *B* war das Stammende nach unten, das Wurzelende des Embryo nach oben gerichtet, *x* die Grenze zwischen Stamm und Wurzel.

bekannt, schützt sie vor der Verdunstung; ebenso treiben einige Cacteen (*Cereus alatus*) aus den Zweigen lange Wurzeln, welche, soweit sie in der Luft verlaufen, mit einer dichten Peridermähülle bekleidet sind, sobald sie aber den Boden erreichen, eine zarte Oberhaut annehmen und zahllose Wurzelhaare entsenden. Alle in der Erde kriechenden Stammtheile aber sind bei derselben Pflanze anders gebaut, als die für die Luft bestimmten Zweige (*Solanum tuberosum*). Ist nun aber der Stamm der dicotyledonen Keimpflanze schon durch seinen Bau auf ein Dasein im Licht und in der Luft angewiesen, so kann es kaum befremden, daß die Pfahlwurzel, deren Anlage im Keim der Stammknospe gegenüber liegt, bei ihrem Hervortreten auch eine dem Stamm entgegengesetzte Richtung annimmt und deshalb abwärts steigt. — Bei dem Versuche mit der schnell rotirenden Scheibe aber ist wohl zu bedenken, daß bei keimenden Samen die Wurzel immer viel früher als der Stamm hervortritt; kämen Stamm und Wurzel zugleich und besäßen dieselben gleiche Größe und gleiches Gewicht, so wäre der Versuch allerdings entscheidend.

Uebrigens geht sogar die Pfahlwurzel selbst beim Keimen nicht in allen Fällen nach abwärts, wie der Mistelsame beweist, der an der Unterseite eines Zweiges klebt; hier dringt die Wurzel aufwärts in die Rinde, weil sie abwärts keine Nahrung findet, aber umgekehrt geht sie abwärts, sobald der Same auf der Oberseite des Zweiges liegt. Die Wurzel der Mistel scheint überdies das Licht zu fliehen, denn wenn man ihren Samen im Mai und Juni an beide Seiten der Fensterscheibe eines mäßig hellen Zimmers klebt, dessen Temperatur der äußeren Luftwärme nahebei gleich ist, so wendet sich das hervortretende Wurzelende des Keimes in beiden Fällen dem Zimmer zu, also vom Lichte hinweg.

Die Wurzel nach ihrer Function für die Pflanze.

§. 55. Nach dem Medium, in dem sie leben, kann man dreierlei Arten der Wurzel unterscheiden:

1. Wurzeln für die Erde, 2. Wurzeln für das Wasser und 3. Wurzeln für die Luft bestimmt.

Fig. 160. Keimender Same von *Picea vulgaris*. *A* Bei richtiger Lage des Samens (*s*). *B* Dagegen bei verkehrter Lage des Samens, so daß eine Umdrehung der Wurzel, welche anfänglich oben hervortrat, erfolgen mußte. † Die Grenze zwischen Stamm und Wurzel.

Häufig hat dasselbe Gewächs Wurzeln zweierlei Art, nämlich die Landpflanze Wurzeln für die Erde und andere für die Luft (*Calladium*, viele rankende Orchideen, einige tropische Fagnurkräuter u. s. w.), manche Wasserpflanze hat Wurzeln für das Wasser und andere für den Boden bestimmt (*Hydrocharis*, *Stratiotes*). Die beiden zuletzt genannten Wurzelarten scheinen in ihrem Bau nicht wesentlich verschieden zu sein, dagegen ist die absorbirende Oberfläche der Luftwurzel, ihrer Function entsprechend, etwas anders gebaut.

Ursprünglich ist wohl jede Wurzel walzen- oder kegelförmig, später aber ändert sich nicht selten die Gestalt nach der Weise ihrer Verlängerung und Verdickung; für die verschiedenen Formen, welche auf diese Weise entstehen, hat man besondere Namen gebildet. Wenn nämlich das Längswachsthum einer Pfahlwurzel plötzlich abbricht, während das Dickenwachsthum fort dauert, so daß ihr Ende nicht spitz auslaufend, sondern plötzlich abgestutzt erscheint, so nennt man dieselbe abgebissen (*Radix praemorsa*). Wächst die Pfahlwurzel dagegen an ihrem Ende fort, während sie sich in ihren älteren und jüngeren Theilen proportional verdickt, so entsteht diejenige Gestalt, welche man als rübenförmig (*napiformis*) bezeichnet (bei *Daucus* *Carota*). Schwillt eine Wurzel, gleichgültig welcher Art, knollenartig an, so nennt man sie *Radix tuberosa* (bei *Dahlia* und bei *Convolvulus* *Batatas*). Wird endlich die Pfahlwurzel von vielen aus ihr gebildeten Seitenwurzeln frühzeitig überholt, oder sind, beim Mangel einer Pfahlwurzel, zahlreiche Nebenwurzeln vorhanden, so spricht man von einer faserigen Wurzel (*Radix fibrosa*); eine solche ist den *Monocotyledonen* mehr oder weniger und der Mehrzahl der *perennirenden* Pflanzen eigen. Außerdem kann man noch verschiedene andere Formen der Wurzel unterscheiden, dieselbe kann sogar, wenngleich selten, eine flächenartige Gestalt annehmen, wie dies bei den Luftwurzeln einiger *Cactus*-Arten bisweilen geschieht. — Ueber die Knollen der Orchideen, welche einer Wurzel entsprechen, die nach der anderen Seite mit einer Stammknospe endigt, habe ich schon beim Stamme (p. 23) geredet.

Für die Nebenwurzeln, welche am Stamm entstehen, hat man auch den Ort, an dem sie hervortreten, zu beachten. Entweder ist derselbe für eine gegebene Pflanze bestimmt oder nicht bestimmt. So treibt der unterirdische Theil des Kartoffelstengels seine Wurzeln aus den Achseln der Seitenzweige, desgleichen entspringen dieselben am unterirdischen Ausläufer von *Vaccinium Myrtillus* und am Rhizom von

Dentaria bulbifera und *Adoxa moschatellina* aus der Achsel der Blattschuppen. Am jungen Zweige von *Ficus stipulata* entstehen wieder zahlreiche Nebenwurzeln am Ende jedes Stengelgliedes, jedoch nur dann, wenn er längs einer Mauer kriecht und zwar an der derselben zugewendeten Seite. Bei vielen Gräsern und Aroideen treten die Nebenwurzeln an den Knoten des Stengels und zwar oberhalb der Blätter hervor (*Saccharum*, *Colocasia*), bei *Cicuta virosa* entstehen sie gleichfalls am Stengelknoten, aber unterhalb der Blattbasis; an den eine Knolle tragenden Orchideen (*Orchis*, *Ophrys*, *Himantoglossum*, *Habenaria*, *Gymnadenia*) erscheinen sie am Schaft oberhalb der Knolle, am Rhizom von *Goodyera repens* macht jeder Seitentrieb, bevor er sich erhebt, um Blätter auszubilden, eine einzige rübenförmige Nebenwurzel; bei der Ächten Zwiebel brechen die Wurzeln aus der Basis hervor, u. s. w. Bei den meisten Gewächsen dagegen erscheinen die Wurzeln ohne bestimmte Ordnung und zwar an Orten, wo sie Nahrung finden, so treibt der Steckling der Weide und der Pappel, überhaupt derjenigen Gewächse, welche sich durch Ableger vermehren lassen, nur innerhalb der Erde Nebenwurzeln, ebenso schießt die *Cuscuta* nur nach der Seite des Zweiges, den sie umrankt, Saugwurzeln aus. Es scheint demnach, als ob ein Reiz von außen her die erste Veranlassung zum Entstehen der Nebenwurzeln geben müßte und als ob die Feuchtigkeit und der Mangel des Lichtes deren Bildung begünstige. So entwickelt die Kartoffelknolle im Dunkeln bei trockner Luft zwar lange Triebe, Wurzeln aber treibt sie erst in feuchter Atmosphäre und zwar am reichlichsten im Erdreich selbst. Alle auf die Ernährung durch Luftwurzeln angewiesene Gewächse gedeihen ebenfalls nur an sehr feuchten, warmen und zugleich schattigen Orten, sie sind deshalb mehr oder weniger nur den Tropen eigen. In dunklen, feuchten Waldschluchten Madeira's und Tenerife's bedeckt sich der alte Stamm des *Laurus canariensis* mit höchst eigenthümlichen, vielfach verzweigten, fleischigen, hellbraun gefärbten, Luftwurzeln, welche bisher für Schmarotzerpilze dieses Baumes gehalten wurden. Dieselben brechen nach dem ersten Herbstregen aus der Rinde hervor, erreichen die Größe mehrerer Zolle, vertrocknen darauf im Sommer und fallen ab, um im Herbst durch neue Luftwurzeln ersetzt zu werden. Sie besitzen einen Gefäßbündelring, der ein weites Mark umschließt, und führen gleich dem Gewebe der Rinde des Stammes im Mark und Rindenparenchym neben Stärkmehl ein stark riechendes Oel.

Den Portugiesen sind diese Luftwurzeln als *Madre de louro* bekannt. Bei freistehenden Bäumen findet man dieselben nicht.

Das Vermögen Nebenwurzeln aus dem Stamme zu bilden ist überdies nach den Gewächsen dem Grade nach verschieden. Bei einigen mangelt es fast gänzlich, während es bei anderen im reichen Mafse vorhanden ist; so bilden die Nadelhölzer nur sehr schwierig Nebenwurzeln am Stamm, sie lassen sich deshalb nicht wie viele Laubbölzer durch Stecklinge vermehren.

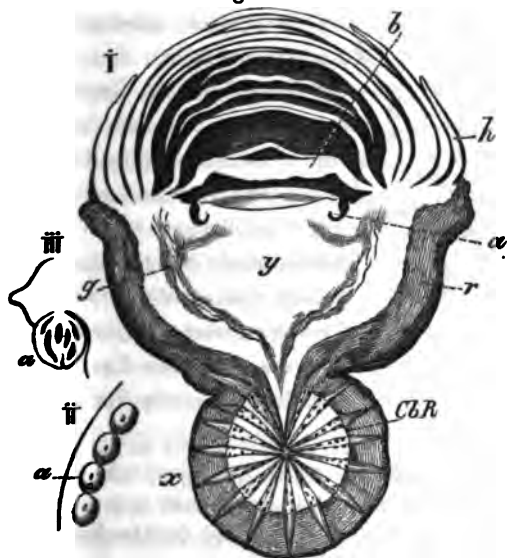
Nicht alle Pflanzen, welche einen Stamm besitzen, haben deshalb auch Wurzeln. Sämmtlichen Laub- und Lebermoosen fehlen dieselben; zahlreiche, bisweilen verzweigte (*Mastigobryum trilobatum*), Wurzelhaare, welche der Stamm entsendet, sorgen hier für die Bodennahrung; dem *Haplomitrium Hookeri* fehlen sogar auch die Wurzelhaare. Manche mit einem Rhizom versehene Gewächse entbehren gleichfalls der Wurzel; so *Epipogum* und *Corallorrhiza*, wo zwar das hintere, nicht fortwachsende Ende des Wurzelstockes einer Wurzelknospe entspricht, aber niemals zur Ausbildung kommt. Auch das *Rhizom* der *Lathraea* hat nur sparsam Wurzeln, welche als zarte Fäden aus der Achsel der Schuppenblätter hervortreten. Bei *Rafflesia* und *Brugmansia* scheint ebenfalls die wahre Wurzel sehr unentwickelt zu sein. Bei anderen Schmarotzern ist sie dagegen entschieden vorhanden.

Bei *Viscum album* und bei *Arceuthobium Oxycedri* wächst die Wurzel im Gewebe der Rinde des Zweiges, auf dem sie nistet, sie verzweigt sich in der Rinde mannichfach und bildet häufig Stammknospen, welche als junge Parasiten aus ihr hervorbrechen. Die Wurzel der Mistel, die in der Rinde verläuft, wächst als wahre Wurzel an ihrer Spitze, sie ist überdies mit einer Wurzelhaube versehen, dagegen besitzt sie ein centrales Gefäßbündel, das von einer Rinde umgeben ist, sie schickt außerdem nach der Seite des Holzringes Zweige aus, welche den Ort einnehmen, der für einen Markstrahl des Holzringes bestimmt war. Diese Zweige des centralen Gefäßbündels der Mistelwurzel können nun nicht wohl als ächte Seitenwurzeln gelten, denn sie verlängern sich nicht an ihrer Spitze, wachsen vielmehr gleich dem Holz, in dem sie eingekeilt erscheinen, durch den Cambiumring der Nährpflanze, ihre Spitze ist der älteste, ihre Basis der jüngste Theil. Ich habe sie Senker genannt¹⁾. Im Stamm einer alten Tanne

¹⁾ Meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie. p. 175.

sah ich diese Senker der Mistel mehr als 70 Jahresringe durchsetzen. Während die Spitze derselben vielfach längst abgestorben war, hatte sich der Senker, einem Markstrahl gleich, durch den Cambiumring der Tanne noch alljährlich verlängert. Dem ähnlich verhält sich die normal gebaute Saugwurzel von *Cuscuta*, welche als ächte Wurzel aus ihrer Rinde hervorbricht und in die Rinde derjenigen Pflanze, die sie umrankt, eindringt, dann aber, sobald sie den Cambiumring derselben erreicht hat, ein anderes Wachstum annimmt, und nunmehr gleich dem Senker der Mistel durch denselben mit dem Holzring ihres Opfers fortwächst und so scheinbar immer tiefer in denselben eindringt, in Wahrheit aber ihre Entfernung vom Mark der Nährpflanze nicht verändert. Die Zahl der Jahresringe, welche der Senker durchsetzt,

Fig. 160.

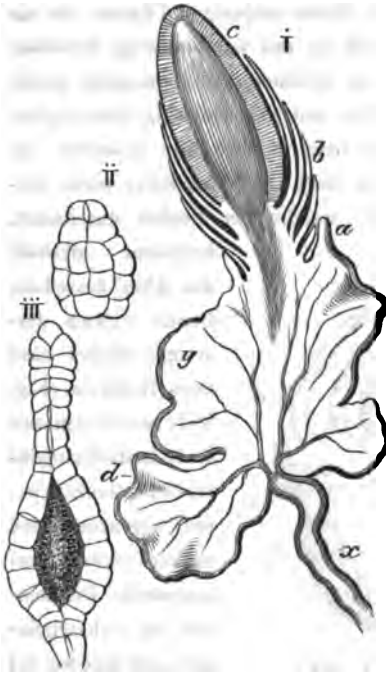


bestimmt deshalb das Alter desselben. Durch einen derartigen Senker sind auch *Rafflesia* (Fig. 161) und *Brugmannsia* in den Holzring ihrer Nährpflanze (*Cyssa verrucosa* und andere *Cyssa*-Arten) eingekleilt. Der Senker ist wahrscheinlich auch hier wie bei der Mistel und bei *Cuscuta* aus einer Wurzel entstanden, welche Frage jedoch erst die Keimungs-

Fig. 161. *Rafflesia Patma*. i Querschnitt durch eine noch ziemlich junge männliche Knospe, im Zusammenhang mit ihrer Nährpflanze (*x*) (*Cyssa verrucosa*); der Senker des Schmarotzers geht keilartig fast bis zum Mark der Nährpflanze und die Rinde der letzteren (*r*) bekleidet ihn bis zu den Hüllblättern seiner Blüthe (*h*), deren Blumenblätter (*b*) noch fest zusammengeneigt sind, *a* die Antheren, welche als hängende Säckchen, etwas ins Gewebe eingesenkt, unter dem Rande der scheibenförmig endigenden Blütenaxe stehen, *g* die Gefäßbündel der *Rafflesia*. ii 4 Antheren (*a*) aus einer weiter entwickelten Knospe von oben gesehen. iii Eine derartige Anthere im Längsschnitt. (Vergl. Bd. 1. p. 306.)

Geschichte, die zur Zeit für beide Pflanzen fehlt, entscheiden kann¹⁾. Manche Schmarotzer haben zweierlei Wurzeln, nämlich solche, die der Nährpflanze Säfte entziehen und andere, welche aus der Erde Nahrung entnehmen (Orobanche, Melampyrum). Bei allen Achten phanerogamen Schmarotzern ist die

Fig. 161.



Wurzel mit dem saftführenden Gewebe der Nährpflanze organisch verbunden, er empfängt durch die Gefäßbündel direct den Nahrungsaft derselben und gleicht so dem Pfropfreis auf dem Stamm eines Wildlings. Bei *Balanophora* und *Langsdorfia*, deren Keimungs-Geschichte leider unbekannt ist, wächst umgekehrt die Wurzel der Nährpflanze im Gewebe des Schmarotzers fort und verzweigt sich in demselben (Fig. 162).

Wie der Stamm am Verdickungsring Wurzelknospen und aus ihnen Nebenwurzeln bildet, so kann umgekehrt auch die Wurzel an ihrem Verdickungsring Stammknospen und aus denselben Zweige entwickeln, DUHAMEL'S Versuch mit

Fig. 162. *Balanophora globosa*. 1 Eine weibliche Pflanze im Längsschnitt, x die Wurzel der Nährpflanze, welche sich vielfach verzweigend mit dem Körper, der Axe, des Schmarotzers (y) fortwächst, aber niemals in den Blüthenchaft des letzteren eindringt, a die vom Blüthenstand (c) durchbrochene Rinde des Schmarotzers, b die Hüllblätter des Blüthenstandes. ii und iii die Anfänge des weiblichen Geschlechtsorgans, dessen Entwicklungsgeschichte dem Pistill der Laub- und Lebermoose entspricht (ii) und wie dieses ursprünglich an seiner Spitze geschlossen ist und das als Knospenkern ohne Integumente und ohne Fruchtknoten gedeutet werden muß. (ii und iii 200mal vergrößert.)

¹⁾ CHATIN hat das Einwachsen der Saugwurzeln in die Nährpflanze bei *Cuscuta*, den *Orobanchaceen* und *Rhinanthaceen* beobachtet und abgebildet. (*Anatomie comparée des végétaux*. Heft 3—7.) Ich selbst besitze sehr ausführliche Untersuchungen sowohl für *Cuscuta*, als auch für *Orobanche*, *Melampyrum*, *Viscum*, *Rafflesia* und *Balanophora*, die ich bis jetzt nicht Gelegenheit fand zu veröffentlichen.

der Umkehrung eines jungen Baumes gründet sich hierauf; die in die Erde gesenkten Zweige trieben Wurzeln, und an den nunmehr in der Luft lebenden Wurzeln entstanden Stammknospen, welche beblütherte Zweige bildeten. Was vormals Wurzel war, nimmt so den Charakter des Zweiges an und umgekehrt; aber niemals kann ein von einer Wurzelhaube bedeckter Vegetationskegel selbst zum Zweige und ebensowenig ein freier Vegetationskegel selbst zur Wurzel werden. — Nicht alle Gewächse sind in gleichem Maße zur Bildung von Stammknospen aus der Wurzel fähig, während z. B. die Espe (*Populus tremula*) und einige *Rex*-Arten gleich dem stärksten Unkraut wuchern und kaum zu vertilgen sind, weil überall aus ihrer Wurzel neue Pflanzen entsprossen, machen die Nadelbölzer keinen Wurzelanschlag, denn bei ihnen ist sowohl die Bildung der Wurzelknospen am Stamm, als gleichfalls auch die Entstehung der Stammknospen an der Wurzel sehr beschränkt. Die Nadelbölzer lassen sich deshalb nur aus Samen erziehen, eine Vermehrung durch Stock- und Wurzelanschlag ist bei ihnen nicht wohl möglich, sie taugen darum nicht zum Niederwald, der in der Regel auf solche Weise gezogen wird. *Pinus canariensis* und die amerikanischen *Pinus*-Arten müchten hier jedoch eine Ausnahme machen.

Am Cambiumring der Wurzel von *Monotropa Hippopitys* entsteht sogar die Stammknospe, aus welcher der Blüthensaft hervorgeht; dagegen ist mir kein Fall bekannt, daß eine Knospe an der Wurzel entstanden, unmittelbar zur Blüthenknospe geworden wäre.

Neben der allgemein verbreiteten Verzweigung durch Bildung von Seitenwurzeln am Verdickungsring einer älteren Wurzel kommt, jedoch zur Zeit nur noch für bestimmte Pflanzen bekannt, auch eine Verzweigung der Wurzel durch Theilung des Vegetationskegels derselben vor. Unter der Wurzelhaube theilt sich derselbe nämlich in zwei oder mehrere Portionen, welche darauf ihrerseits wieder jede für sich ihre eigene Wurzelhaube bilden und als ebensoviel neue Wurzelzweige weiter wachsen. Diese Erscheinung zeigt sich bei den auf dem Boden kriechenden, eigenthümlich geformten, Luftwurzeln der Cycadeen, welche schon bei der Keimung des Samens entstehen und sofort nach aufwärts wachsen, während die Pfahlwurzel abwärts geht; ferner bei ähnlichen Auswüchsen an den Wurzeln der Erle¹⁾, desgleichen für das

¹⁾ Meine Beiträge zur Entwicklungsgeschichte der Wurzel. Flora 1863.

getheilte Wurzelende der Knollen von *Orchis maculata*, *O. latifolia* und *Habenaria viridis*; ich habe sie endlich noch auf Madeira an den Luftwurzeln des *Laurus canariensis* und bei *Selaginella* beobachtet. Die Theilung der Wurzelspitze erinnert an die gleichfalls nicht häufige Theilung des Vegetationskegels der Stammknospe, die wir am Rhizom von *Epipogon* und *Corallorhiza*, desgleichen am Stamme von *Selaginella* u. s. w. kennen gelernt haben (p. 28).

Die Wurzel ist für die meisten Gewächse Haft- und Ernährungsorgan zugleich, alle Landpflanzen halten sich durch sie in der Erde; für die freischwimmenden Wasserpflanzen ist sie dagegen Ernährungsorgan allein (*Lemna*), dasselbe gilt für die Luftwurzeln. Die Fortbildungsweise der Hauptwurzel, sowie der von ihr ausgehenden secundären Wurzeln, ist nun nach den Pflanzen sehr verschieden; dieselben dringen entweder tief in den Boden oder sie verlaufen mehr an der Oberfläche. Die Hauptwurzel bildet entweder reichlich starke Aeste, welche ihrerseits wieder viel zarte Seitenwurzeln ausschicken (bei der Mehrzahl der Dicotyledonen), oder es erscheinen statt einer Pfahlwurzel nach einander viele Nebenwurzeln, deren Bildung an der in der Erde befindlichen Basis des Stammes fort dauert und welche bei schwächerer Beschaffenheit und geringerer Verzweigung durch ihre Menge die Pfahlwurzel und deren Seitenäste ersetzen (bei den Monocotyledonen). Pflanzen, welche tief wurzeln, stehen in der Regel sehr fest; wir sehen dies an der Tanne (*Abies pectinata*), Kiefer (*Pinus silvestris*), Eiche und Buche; Bäume mit flacher Wurzel ausbreitung werden dagegen vom Sturme leicht geworfen; die Fichte (*Picea vulgaris*) leidet deshalb sehr vom Windbruch und wird oft reihenweise von ihm gefällt, wobei der Grund, in dem sie wurzelt, als »Käse« mit emporgerissen wird; für die Tanne ist dagegen an denselben Orten der Windbruch beinahe unbekannt. Die hohe Pyramiden-Pappel, welche mit der Fichte gleiches Schicksal theilt, wird darum für die Damm- und Wasserbauten sehr gefährlich, dagegen gewährt bekanntlich ein Flechtwerk lebender Weiden durch seine üppige Wurzelbildung den besten Schutz für Uferbauten. Wie tief die Hauptwurzeln eines Baumes in den Boden einzudringen vermögen, ist wohl noch wenig beachtet worden und überdies sicher nach der Oertlichkeit und nach der Beschaffenheit des Grundes sogar für dieselbe Pflanzenart verschieden. (Die starken Hauptwurzeln der Fichte gehen selten tiefer als 3 — 4 Fuß, während sie bei der Tanne oft über 10 Fuß hinabsteigen.)

Pflanzen, welche tief wurzeln, verlangen zunächst einen für sie geeigneten Untergrund, Gewächse dagegen, deren Wurzeln flach verlaufen, sind mehr auf einen ihrem Gedeihen angemessenen Obergrund angewiesen. Nicht selten gewahrt man, daß ein junger Baum in seinen ersten Lebensjahren kränkelt, später aber vortrefflich gedeiht oder umgekehrt. Beides findet nun häufig in der Art seiner Wurzelbildung und in der Beschaffenheit des Bodens, auf dem er wächst, seine Erklärung. Die Beschaffenheit des Untergrundes ist in allen Fällen, da er mehr oder weniger auch die Güte der auf ihm liegenden Erdschicht bestimmt, sehr wichtig. Je nachdem derselbe nämlich das Wasser zurückhält (Thonboden) oder durchläßt (Sandboden) wird auch der Obergrund zur Ernährung der Wurzel mehr oder weniger tauglich sein. Ein poröser feuchter Boden begünstigt überdies die Verwitterung und Verwesung, in ihm entstehen alle diejenigen Verbindungen, welche die Wurzel gebraucht und die sie im gelösten Zustande aufnehmen kann, in ihm gedeihen deshalb auch die meisten Pflanzen vortrefflich, während auf dürrer Sande nur wenige Gewächse (*Pinus silvestris*, *Elymus arenarius* u. s. w.) fortkommen.

Die Wurzel einer Pflanze entzieht dem Boden bestimmte chemische Stoffe in größerer und wieder andere in geringerer Menge. Zwei Gewächse verschiedener Art, welche mit einander auf demselben Grunde oder noch besser in demselben Wasser wachsen, liefern darum noch keine in ihrer chemischen Zusammensetzung vollkommen gleiche Asche, wie Versuche von SCHULTZ-FLETTEN¹⁾ beweisen. Man muß deshalb annehmen, daß die chemische Beschaffenheit der absorbirenden Oberhaut nach den Pflanzen mehr oder weniger verschieden ist; zeigt sich doch schon in der Ausbildungsweise ihrer Zellen nach den Pflanzen eine große Verschiedenheit. Die Oberhaut der jugendlichen Wurzelspitze der Tanne treibt z. B. keine Wurzelhaare, welche bei der Kiefer und der Fichte, desgleichen bei der Eiche und der Buche reichlich vorhanden sind. Auch der *Monotropa* und den für die Erde bestimmten Wurzeln der *Orobancha ramosa*, desgleichen den im Wasser lebenden Wurzeln der *Cicuta virosa* und der *Menianthes trifoliata* fehlen die Wurzelhaare, eine epitheliumartige Oberhaut versieht hier deren Stelle²⁾. Nun vermehren aber die Wurzelhaare die absorbirende Oberfläche um

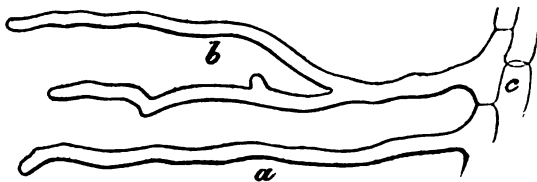
¹⁾ POGENDORFS Annalen.

²⁾ *Haplomitrium Hookeri* ist, soweit jetzt bekannt, das einzige Lebermoos ohne Wurzelhaare.

ein bedeutendes, man muß deshalb annehmen, daß genannte Pflanzen entweder weniger Bodennahrung bedürfen, oder daß ihre haarlose Oberhaut in einem höheren Grade der Diffusion dienstbar ist, demnach in einer gegebenen Zeit mehr aufzusaugen vermöge. Ueberdies entsendet die Wurzel der Tanne zahllose kleine Seitenwurzeln, welche in der Regel frühe wieder absterben, während an anderen Orten fortdauernd neue entstehen. Die Menge der absorbirenden Würzelchen dürfte hier vielleicht den Mangel der Wurzelhaare ersetzen. Die *Orobanche ramosa* aber, die als Schmarotzer zum Theil von den Säften ihrer Nährpflanze (*Cannabis*) lebt und deren Wurzelvermögen überhaupt nur schwach ist, scheint wenig Bodennahrung zu bedürfen; *Melampyrum silvaticum* dagegen, *Euphrasia vulgaris* und *Thesium intermedium*, sämmtlich Schmarotzer, jedoch mit starker Wurzelentwicklung und, wie es scheint, mehr auf Bodennahrung als auf die Säfte der Nährpflanzen angewiesen, sind auch mit Wurzelhaaren reichlich versehen.

Die Wurzelhaare der Wurzelspitze sind bei allen von mir untersuchten höheren Pflanzen äußerst zart und hygroskopisch, aus der feuchten Erde oder aus dem Wasser gehoben, vertrocknen sie fast augenblicklich; man muß deshalb die Wurzel aus der Erde sofort in Wasser bringen, um sie genau untersuchen zu können. Die Wurzelhaare führen als einfache Zellen ein sehr thätiges Leben, wofür die Saftcirculation in ihnen bei *Hydrocharis morsus ranae* ein treffliches Beispiel liefert. Dieselbe dauert hier nur so lange als das Haar lebendig ist und steif von der Wurzel absteht, wenn es dagegen schlaff herunterhängt, so ist auch die Circulation verschwunden.

Fig. 162.



Die Wurzelhaare sind nur sehr selten verzweigt, bei einigen Lebermoosen (*Mastigobryum trilobatum*) (Fig. 168) und bisweilen

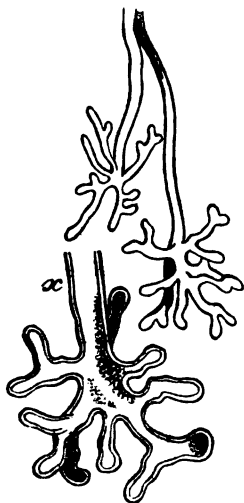
auch bei *Opuntia Ficus indica* (Fig. 162). GASPARRINI¹⁾ fand dagegen bei *Saxifraga sarmentosa*, *Anemone appennina* und *Calendula micrantha*

Fig. 162. Wurzelhaare von *Opuntia Ficus indica*. a Unverzweigt, b verzweigt, c Parenchymzellen der primären Rinde. (150 mal vergrößert.)

¹⁾ GASPARRINI, sulla natura del succiatori e la escrezione delle radici. Napoli 1856.

häufig und bei *Brassica Rapa* fast immer verzweigte Wurzelhaare. Die Wurzelhaare der *Marchantien* zeigen knotenförmige nach Innen vorspringende Verdickungen. Bei allen übrigen Pflanzen, soweit mir

Fig. 163.



bekannt, einzellig, finden wir bei den Laubmoosen statt der Wurzelhaare lange, vielfach verzweigte, aus einer einfachen Reihe von Zellen bestehende, Fäden, welche, dem Vorkerne dieser Gewächse ähnlich, im Boden verlaufen, im Alter meistens ziemlich stark verdickt und braun gefärbt erscheinen und, nach W. SCHIMPER, bei einigen Arten Brutzellen erzeugen. Auch die älteren Wurzelhaare der Farrnkräuter und *Equisetaceen* (ob aller?) sind braun gefärbt und dickwandig.

Die Wurzel entnimmt durch ihre papillöse oder mit Haaren bekleidete Oberhaut dem Medium, in welchem sie lebt, tropfbar flüssige oder gasförmige Stoffe. Nur lösliche Substanzen können ihr zu Gute kommen, sie giebt aber nicht oder doch nur in sehr beschränktem Grade Stoffe an den Boden ab. Die frühere Ansicht, nach welcher die Wurzel die der Pflanze schädlichen Stoffe an den Boden abgeben und dadurch denselben verschlechtern sollte, ist durch BRACONNOT, WALSER und BOUSSINGAULT aufs Gründlichste widerlegt worden. Wurzelauausscheidungen dieser Art giebt es nicht, wohl aber verschlechtert die Wurzel den Boden dadurch, daß sie ihm lösliche Stoffe hinwegführt. Das Geschäft der Aufsaugung wird aber nur von den mit einer thätigen Oberhaut bekleideten Theilen der Wurzel und darum in den meisten Fällen nur von der Wurzelspitze besorgt, weil die älteren Theile der Wurzel bei den meisten Pflanzen diese Oberhaut nicht mehr besitzen, vielmehr mit einer Borken- oder Korkschicht bedeckt sind. Auch die Wurzelhaube wird an diesem Geschäft wohl nur in ihrem allerjüngsten Zustande Antheil nehmen, weil sie später nach außen hin immer aus abgestorbenen Zellen besteht. Die Wurzelschwämmchen, von

Fig. 163. Wurzelhaare von *Mastigobryum trilobatum*. 100 mal, α dagegen 400mal vergrößert.

denen man früher annahm, daß sie gleich einem Schwamm die Flüssigkeit aufsaugen und an die Wurzel abgeben sollten, sind aber nichts anderes als die abgestorbenen Zellen der Wurzelhaube, bisweilen noch vom abgestorbenen Rindenparenchym desjenigen Theiles, in dem die Nebenwurzel entstanden ist und der bei ihrem Durchbruch auf ihn hängen blieb, bedeckt. Als Luft führende Zellen haben sie mit der Aufsaugung nichts mehr zu thun, wohl aber schützen sie als Wurzelhaube die jugendliche Spitze der Wurzel, welche in allen Fällen neben der Verlängerung derselben auch die Aufnahme der Nahrung aus dem Boden besorgt. — GASPARRINI glaubt dagegen eine Ausscheidung durch die Wurzelhaare nachgewiesen zu haben, indem er verschiedene Pflanzen in Flugsand wachsen ließ und nach dem Abspülen desselben die Spitze der Wurzelhaare äußerlich von einem körnigen Stoff umgeben fand. Nun läßt sich nicht in Abrede stellen, daß allerdings der Sand und auch die Erde im Allgemeinen ziemlich fest an den Wurzelhaaren haften, was wenigstens eine klebrige Beschaffenheit der Außenseite der Wurzelhaare vermuthen läßt. Dagegen widerspricht die Beobachtung desselben Forschers, nach welcher sich die Wurzelhaare von *Poa annua* und *Polypodium vulgare* an ihrer Spitze mit einem Deckelchen öffnen sollen, den bisherigen Erfahrungen¹⁾.

Nach den neuesten Untersuchungen von WAY, welche LIEBIG²⁾ weiter ausdehnte, soll die Wurzel nicht, wie man bisher allgemein angenommen, die ernährenden Stoffe gelöst im Boden vorfinden, sondern dieselben erst durch Contactwirkung für sich löslich machen. Die Ackererde soll nämlich nach beiden die Eigenschaft besitzen, in Wasser gelöste Salze, welche als Pflanzennahrung dienen, so in sich aufzunehmen, daß das abfiltrirte Wasser keine Spur derselben mehr enthält; dem Grade nach soll nun diese Eigenschaft nach den Bestandtheilen der Ackerkrume, namentlich nach der Menge der Thonerde, verschieden sein und hierauf zunächst die relative Güte des Bodens beruhen. Die in demselben wachsende Wurzel aber soll nach LIEBIG Kohlensäure ausscheiden und dadurch die von der Ackererde zurückgehaltenen löslichen Stoffe frei machen. Eine mit ihrer Wurzel in blauer Lackmuslösung wachsende Gemüsepflanze bewirkte durch Säureausscheidung das Rothwerden der Flüssigkeit, während nach dem Auf-

¹⁾ Ich verstehe leider zu wenig italienisch und kann deshalb auf die Beweisführung des Verfassers nicht näher eingehen.

²⁾ DINGLERS polytechnisches Journal. Heft 5. 1858.

kochen die blaue Farbe zurückkehrte. Die Ausscheidung einer freien Säure durch die Wurzeln war schon BECQUEREL bekannt; ebenso wissen die Gärtner, daß Hornspäne in der Ackererde ohne Pflanzen nur sehr langsam verzehrt, dagegen durch die Wurzeln leicht aufgelöst werden. Daß endlich die Wurzel auf das Medium, in dem sie lebt, noch chemisch einen Einfluß übe, wird noch durch *Colocasia antiquorum* bewiesen, welche durch ihre Wurzeln die Fäulniß des stehenden Wassers im hohen Grade verhindert. Eine junge Pflanze, die ich auf Madeira im Wasser wachsen ließ, erhielt das letztere beständig klar, während der Blattstiel der *Colocasia* schon nach wenig Tagen das Wasser eines anderen Gefäßes trübe und faulig machte¹⁾.

Bei einer gesunden Pflanze stehen nun die Wurzeln im Boden oder im Wasser mit den Zweigen in der Luft im Verhältniß, d. h. wenn ein Gewächs viel Zweige treibt, so darf man auch auf eine entsprechende Bewurzelung rechnen. So bildet z. B. der Baum eines Waldrandes nach der freien Seite ungleich mehr Zweige und in der Regel dem entsprechend an derselben Seite auch mehr Wurzeln. Desgleichen beschneidet der Gärtner den jungen Baum, wenn selbiger beim Verpflanzen einen Theil seiner Wurzeln verloren hat, um das gestörte Verhältniß zwischen ihnen und den Zweigen wieder herzustellen. Aber auch dies Wurzelvermögen, d. h. die relative Menge der Wurzeln, ist nach den Pflanzen verschieden. So haben wir bei *Epipogon* und *Corallorhiza* Gewächse kennen gelernt, für welche der Wurzelstock die gar nicht zur Entwicklung gekommene Wurzel vertritt; wir finden überhaupt, daß fast alle mit einem Wurzelstock versehenen Gewächse, als *Lathraea*, *Dentaria*, *Adoxa*, nur ein sehr schwaches Wurzelvermögen, d. h. wenig und nur schwache Wurzeln, besitzen. Bei Pflanzen ohne Wurzelstock steht dagegen die Menge der Wurzeln im allgemeinen, wie schon erwähnt, mit der Menge der Blätter tragenden Zweige im Verhältniß, und bei den Gewächsen mit unterdrückter

¹⁾ THOMAS WAY. On the power of soils to absorb manure. (Journal of the royal agricultural Society of England. No. XXV. p. 313. 1850.) Sehr wichtige und für die Landwirtschaft folgenreiche Versuche, welche beweisen, daß gewisse Bestandtheile des Düngers, wenn sie in löslichem Zustande mit Ackerkrume zusammenkommen, ihre Löslichkeit verlieren und sich mit dem Boden in eigenthümlicher Weise verbinden. Bei Ammoniaksalzen wird nach W. das Ammoniak zurückgehalten und die Säure frei, bei phosphorsauren Salzen wird dagegen auch die Phosphorsäure zurückgehalten. Gefaulter Urin, Flacherüstewasser u. s. w. verlieren, durch weiße Thonerde filtrirt, ihren Geruch, desgleichen ihr Ammoniak, Kali und ihre Phosphorsäure. (Annalen der Chemie. Bd. CV. Heft 1.)

Blattausbildung, den sogenannten blattlosen Cacteen und Euphorbiaceen scheint sogar das Wurzelvermögen sehr überwiegend zu sein. Auf den Barrancos um St. Cruz de Tenerife kann man die starken mit zahlreichen Peridermaschichten bekleideten, fast wagrecht streichenden, Wurzeln der *Euphorbia canariensis* 40 — 50 Fufs im Umkreis eines alten Exemplars verfolgen, und fast ebensoweit kriechen schlangenartig die holzigen, oftmals armdicken Wurzeln der *Opuntia Ficus indica* längs dem Gestein dahin, indem sie bei beiden Pflanzen, überall wo Nahrung zu finden ist, zahlreiche Saugwurzeln ausschicken, welche ein dichter Filz langer Wurzelhaare bekleidet. Die blattlosen Pflanzen scheinen somit viel Bodennahrung zu bedürfen, sie enthalten darum auch viele Salze in Krystallen ausgeschieden.

Der innere Bau der Wurzel.

§. 56. Der innere Bau der Wurzel weicht in allen mir bekannten Fällen wesentlich vom Bau des Stammes ab, doch mangelt es hier noch zu sehr an genauen vergleichenden Untersuchungen, um etwas allgemein Gültiges feststellen zu können¹⁾.

Eine Wurzelhaube ist, soweit mir bekannt, allen Wurzeln eigen und sie ist auch bei allen Pflanzen im Wesentlichen gleich gebaut, jedoch dem Grade ihrer Ausbildung nach sehr verschieden. In allen von mir untersuchten Fällen ist die Wurzelhaube, sowohl bei monocotyledonen als dicotyledonen Pflanzen, durch einen centralen Zellenstrang, der bisweilen Stärkmehl führt, mit dem Vegetationskegel der Wurzel organisch verbunden, derselbe ist aber natürlich nur dann sichtbar, wenn der Schnitt genau durch die Mitte der Wurzel geführt wurde. Die Zellen der durch diesen centralen Strang mit dem Vegetationskegel verbundenen Wurzelhaube sind schichtenweise angeordnet. Während nun die äußeren Schichten absterben, werden von Innen her neue Schichten gebildet. Die Wurzelhaube wächst auf diese Weise mit der Wurzelspitze und in demselben Grade als sie nach Außen abstirbt, wird sie von Innen her wieder ersetzt, wie dies an der jungen, aus dem Stamm hervorbrechenden, oft fingerdicken Wurzel des *Pandanus odoratissimus* besonders deutlich ist. Wenn eine solche Wurzel vertrocknet und sich zusammenzieht, so deckt die Wurzelhaube als weite, aus vielen terrassenartig übereinander liegenden Schichten be-

¹⁾ WIGAND hat leider nur ganz junge Wurzeln untersucht. WIGAND, Botanische Untersuchungen. Braunschweig 1854.

stehende Kappe (Fig. 151. p. 140) die Spitze der Wurzel. Aber nicht in allen Fällen scheint die Wurzelhaube sich mit der Wurzelspitze weiter auszubilden, denn bei vielen Luftwurzeln (*Laurus canariensis*, *Zamia* und *Macrozamia*) ist sie nur in der Anlage vorhanden, ebenso bei der Orchideknolle (Fig. 96. p. 23).

Die Nadelhölzer haben eine sehr stark ausgebildete Wurzelhaube (Fig. 84. p. 6 u. Fig. 164), bei den Cupuliferen und bei den Betulineen (Fig. 165) ist sie schon schwächer entwickelt. Selbige ist bei der

Fig. 164.

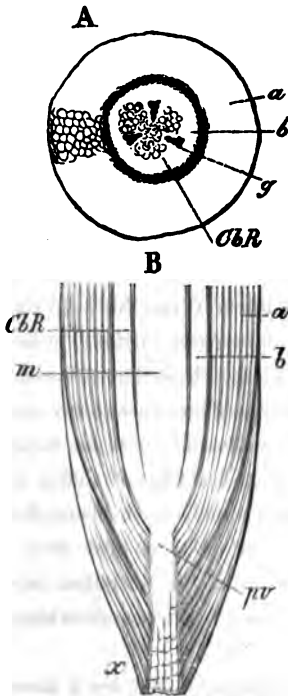


Fig. 165.

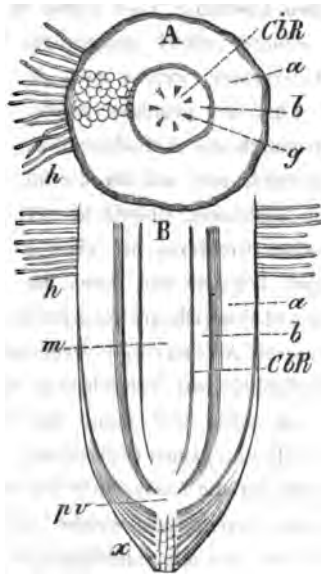


Fig. 164. *Abies pectinata*. A Querschnitt einer schwachen Seitenwurzel, *a* äußerer Theil der primären Rinde, *b* innerer Theil derselben, *CbR* Cambiumring, *g* Gefäßbündel. B Längsschnitt durch dieselbe Wurzel, *m* das Mark, *pv* der Vegetationskegel, *x* die Wurzelhaube. (Vergrößerung 20 mal.)

Fig. 165. *Alnus glutinosa*. A Querschnitt einer jungen Seitenwurzel, *a* äußerer Theil der primären Rinde, *b* innerer Theil derselben, *CbR* Cambiumring, *g* Gefäßbündel, *h* Wurzelhaare. B Längsschnitt durch dieselbe Wurzel, *m* das Mark, *pv* der Vegetationskegel, *x* die Wurzelhaube. (Vergrößerung 20 mal.)

Pfahlwurzel nicht anders gebaut als bei den Nebenwurzeln. Unter der Wurzelhaube und von ihr ringsum bedeckt, liegt der Vegetationskegel der Wurzel, welcher, gleich dem des Stammes, aus sehr kleinen zartwandigen, mit körnigen Stoffen erfüllten Zellen, einem wahren Urparenchym, besteht. Wenn man die jungen Wurzeln unserer Waldbäume vorsichtig aus dem Boden hebt und sorgfältig abspült, so erscheint das äußerste Ende der Wurzel durch die vertrockneten Zellen der Wurzelhaube in der Regel etwas braun gefärbt, während die zarte Spitze selbst eine gelbliche Färbung besitzt. Die Wurzelhaube entsendet, soviel mir bekannt ist, niemals Wurzelhaare.

Die primäre Rinde der Wurzel läßt bei der Mehrzahl der phanerogamen Gewächse zwei Theile unterscheiden, die durch eine mehr oder weniger scharf ausgeprägte concentrische Grenze getrennt sind. Die Außenrinde, welche nach den Pflanzen den größeren oder geringeren Theil der primären Rinde ausmacht, stirbt in der Regel früher ab, wodurch die Aufnahme flüssiger Nahrung aus dem Boden aufgehoben wird, weil mit ihr die absorbirende, in der Regel mit Wurzelhaaren bekleidete, Oberfläche verloren geht. Bei den Luftwurzeln der tropischen Orchideen ist diese Außenrinde als Wurzelhülle (*Velamen radicum*) bekannt und durch ihre bei einigen Arten zierlich verdickten Zellen und Wurzelhaare ausgezeichnet¹⁾. Einige Physiologen (*SCHLEIDEN*, *UNGER* und *A. CHATIN*)²⁾ vermuthen, daß selbige durch ihre poröse Beschaffenheit zur Verdichtung des Wasserdunstes und der Gasarten beitragen möge und somit zur Ernährung der Pflanze thätig wäre. Bei den Kryptogamen (*Equisetum*, *Selaginella* und verschiedenen Farrnkräutern) ist die Außenrinde der Wurzel nur auf eine oder zwei Zellschichten beschränkt, welche auch hier frühzeitig absterben und so den Verlust der mit zahlreichen Wurzelhaaren besetzten absorbirenden Oberhaut herbeiführen.

Die Oberhaut der Außenrinde, das *Epiblema* (p. 268 des 1. Bandes), ist immer zartwandig und nur von einer sehr zarten *Cuticula* bedeckt. Es fehlen die Spaltöffnungen. Die Wurzelhaare sind immer einzellig und nur höchst selten verzweigt (einzeln bei *Opuntia*, *Ficus indica*, ferner nach *GASPARRINI* bei *Calendula micrantha* und *Brassica Rapa*). Dieselben sind bei vielen Pflanzen in großer Menge vertreten (bei den

¹⁾ *UNGER*, Anatomie und Physiologie der Pflanzen. Taf. 73 u. 74. p. 195.

²⁾ *A. CHATIN*, Anatomie de plantes aériennes de l'Ordre des Orchidees. Mémoires de la société des sciences de Cherbourg. 1856. Das erste Heft enthält eine vergleichende Untersuchung der Luftwurzeln dieser Familie.

Cacteen, Euphorbiaceen, bei *Pinus*, *Alnus*, *Hydrocharis* u. s. w.), fehlen aber auch manchen Gewächsen gänzlich (*Abies pectinata*, *Monotropa*, *Cicuta virosa*). Sie sind im Allgemeinen farblos, bei *Equisetum* und den von mir untersuchten Farrnkräutern dagegen, sammt den anderen Oberhautzellen gelbbraun gefärbt.

Im inneren Theil der primären Rinde treten nun ganz dieselben Verhältnisse auf, die wir für die primäre Rinde des Stammes kennen lernten. In der Wurzel der Wasserpflanzen zeigt die Rinde, wie im Stamm, weite Lufträume¹⁾. Bei *Cicuta virosa* und *Menianthes trifoliata* fehlt auch die Begrenzung in äußere und innere primäre Rinde; die Anordnung der Gefäßbündel in der Wurzel der letztgenannten Pflanze entspricht überdies dem Bau der monocotyledonen Wurzel. — Durch Korkbildung verschiedener Art kann die primäre Rinde begrenzt oder als Borke abgeworfen werden.

Die Wurzel der kryptogamen Gewächse zeigt in der Rinde statt der bei den Phanerogamen im allgemeinen vorkommenden Trennung in Außen- und Innenrinde nur ein frühzeitiges Absterben ihrer aus einer einfachen oder doppelten Zellenreihe bestehenden, mit Wurzelhaaren reichlich besetzten, Oberhaut. Diese Wurzelhaare sind bei *Selaginella* zart und farblos, dagegen bei *Equisetum* und den von mir untersuchten Farrnkräutern hochgelb gefärbt und dickwandiger. Unter dieser Oberhaut erscheint bei einigen Farrnkräutern (*Balanium Culeita*) ein mehrzelliger Kreis stark verdickter und verholzter braungefärbter Zellen. Die Wurzel scheint überall nur ein einfaches centrales Gefäßbündel zu besitzen, während im Stamm der Farrnkräuter und Schachtelhalme ein Gefäßbündelkreis vorhanden ist (p. 35). Bei *Selaginella stolonifera*, welche auch im Stamm ein einfaches centrales Gefäßbündel, das gewissermaßen frei im Innern einer luftführenden, durch die Rinde gebildeten, Röhre liegt und nur dann und wann durch einzelne Zellengruppen mit der Wand dieser Röhre verbunden ist (Bd. 1. p. 318), kehrt zwar in der Wurzel dasselbe Gefäßbündel, aber ohne die mit Luft erfüllte Röhre wieder; das centrale Gefäßbündel wird hier direct von der Rinde umfaßt und diese selbst ist viel kleinzelliger als die Rinde des Stammes. Bei *Equisetum hiemale* besteht das centrale Gefäßbündel der Wurzel aus einem genau im Mittelpunkt des Gefäßbündels liegenden, sehr weiten spiral-netzförmig verdickten Gefäß, das an 4 be-

¹⁾ CHATIN, Anatomie comparée des végétaux. Paris 1856.

stimmt, die Form eines Kreuzes einnehmenden, Stellen von einem engen Spiralgefäß berührt und darauf von einem cambialen Gewebe umgrenzt wird. Die Rinde, welche dieses centrale Gefäßbündel umschließt, besteht im inneren Theile aus zartwandigen, mit Stärkemehlkörnern erfüllten Zellen. Unter der einzelligen, gelbgefärbten, mit Wurzelhaaren reichlich versehenen Oberhaut liegen mehrere Reihen stärker verdickter, dunkelbraun gefärbter Zellen. Die Bildung der Seitenwurzeln erfolgt immer nur zur Seite eines der 4 engeren Gefäße; das Gefäßbündel der Seitenwurzel berührt ein solches Gefäß unmittelbar, die ganz junge Seitenwurzel hat dagegen, außer dem weiten centralen Gefäß, anfänglich nur 2 sich gegenüber liegende engere Gefäße. Lufthöhlen, welche im Stamme vorkommen, sind hier in der Wurzel nicht vorhanden. Bei den Farrnkräutern (*Balanium*, *Diplagium*, *Struthiopteris germanica*, *Botrychium lunaria*) ist das einfache centrale Gefäßbündel der Wurzel von einer Rinde umschlossen, in der die Ausbildungsweise der Zellen nach den Pflanzen verschieden ist; bei *Balanium* werden die unter der Oberhaut liegenden Zellen verdickt und verholzt, bei *Diplagium* dagegen bleiben sie dünnwandig, und sind bei älteren Wurzeln bis zum Gefäßbündel braun gefärbt. Die gelbgefärbten dickwandigeren Wurzelhaare der Farrnkräuter scheinen eine längere Lebensdauer als die farblosen, zartwandigen, Wurzelhaare der Gewächse im allgemeinen zu besitzen.

Die Wurzel der höheren Kryptogamen ist demnach vom Stamm anatomisch wesentlich verschieden, denn sie besitzt außer einer zwar, wie es scheint, im allgemeinen nur schwach entwickelten Wurzelhaube ein einfaches centrales Gefäßbündel, das von der Rinde eng umschlossen ist, die ausgebildete kryptogame Wurzel kann sich, wie es scheint, nicht mehr verdicken¹⁾.

Bei den monocotyledonen Gewächsen ist das Dickenwachstum der Wurzel mehr oder weniger beschränkt. Indem hier der Verdickungsring frühe unthätig und alsdann in der Regel durch eine oder durch mehrere Reihen entweder einseitig (*Dracaena*) (Taf. V. Fig. 11), oder allseitig (*Smilax*, *Juncus bufonius*) verdickter und ver-

¹⁾ A. BRAUN betrachtet die Wurzelhaare der Characeen, welche einem andern Wachsthumsgesetz als der Stamm und die Blätter folgen, und vielleicht mit Recht, als wahre Wurzeln. Da aber diese Wurzeln der Characeen, aus einfachen Zellen bestehend, auch keine Wurzelhaube haben, so habe ich sie hier nicht als wahre Wurzeln aufführen mögen, zumal da ich auch den Stamm und die Blätter der Characeen nicht als solche angesprochen habe.

holster Zellen umgrenzt wird. Ein solches Band verdickter Zellen ist bei den Smilax-Arten, wo SCHLEIDEN¹⁾ die Formen seiner Zellen mit zur Bestimmung der Sarsaparill-Sorten benutzte und dasselbe Kernscheide nannte, sehr entwickelt, es fehlt aber auch beim Drachenbaum und bei den Palmen²⁾, desgleichen bei den Gräsern und Juncus-Arten nicht. In der Wurzel der Orchideen pflegt es weniger ausgeprägt zu sein, obschon die scharfe Grenze des inneren Theiles von der Rinde auch hier nicht mangelt. Die aus dem Stamm hervorbrechenden, oftmals mehrere Zoll starken Wurzeln der *Dracaena Draco* und des *Pandanus* wachsen mehrere Jahre hindurch wie der Stamm, bis endlich durch die Bildung der Kernscheide ihr Dickenwachsthum begrenzt wird. Die Kernscheide ist im an der Luft wachsenden Stamm der Monocotyledonen nicht bekannt; sie findet sich dagegen schon im Rhizom von *Iris chinensis* und zwar mit einseitig verdickten Zellen, desgleichen im Rhizom der *Cephalanthera rubra* und wird wahrscheinlich im monocotyledonen Wurzelstock überhaupt vorkommen. Sie ist auch nicht der monocotyledonen Wurzel allein eigen, sondern kehrt bei gleicher Anordnung der Gefäßbündel auch in der Wurzel von *Menianthes trifoliata* und wenn man so will auch für *Cicuta virosa*, bei centralem Gefäßbündel, wieder³⁾.

Die Gefäßbündel der Wurzel sind überdies bei den Monocotyledonen nicht so vollständig getrennt und durch Parenchym isolirt, als dies im Stamm der Fall ist. Um ein centrales Mark ist nämlich, wenn man so will, ein Gefäßbündelkreis ohne Markstrahlen angeordnet. Das Cambium jedes einzelnen Bündels erscheint dagegen immer durch verdickte und meistens auch verholzte Zellen umgrenzt (die Palmen, Orchideen, *Dracaena* (Taf. V. Fig. 11) *Ruscus*, *Saccharum*). In diesem

¹⁾ SCHLEIDEN, botanische Pharmacognosie. p. 69.

²⁾ H. KARSTEN, die Vegetationsorgane der Palmen.

³⁾ CASPARY, dessen Arbeit über die Hydrilleen (*PRINGSHEIMS Journal* Bd. 1.) mir erst jetzt zukommt, hält die Kernscheide, welche er Schutzscheide nennt, für eine zur Rinde gehörige Parenchymschicht. Da er jedoch die Entwicklungsgeschichte der Kernscheide nicht geliefert, so können auch die von ihm angezogenen Beispiele nicht entscheiden, indem die Axenorgane, welche eine solche zeigen, in ihrer frühesten Jugend allerdings einen für eine bestimmte Zeit thätigen Verdickungsring besitzen und es nur fraglich bleibt, ob die sich bildende Kernscheide aus der innersten Zellenreihe der primären Rinde oder aus der äußersten, ältesten, durch den Verdickungsring entstandenen Zellenreihe gebildet wird. Interessant ist dagegen die Beobachtung, daß bei weiterer Verdickung der Wurzel die Kernscheide zersprengt werde und sich neue Bildungen zwischen die alten einschieben.

Cambium nun lassen sich wieder auf dem Querschnitt (*Smilax*)¹⁾ zwei durch ihre Weite sehr verschiedene Zellenarten, nämlich weitere, welche nach Innen, und engere, welche der Peripherie zugewendet liegen, unterscheiden (Fig. 166), auch pflegen die Gefäßzellen der Wurzel weiter als im Stamm zu sein. Der Querschnitt der Wurzel einer monocotyledonen Pflanze zeigt somit in der Anordnung und Ausbildung seiner Theile wesentliche Verschiedenheiten vom Stamm; denn 1. zerfällt die primäre Rinde der Wurzel in der Regel in einen äußeren und einen inneren Theil, 2. ist eine Kernscheide vorhanden, 3. ist die Anordnung und Ausbildungsweise der Gefäßbündel von der des Stammes verschieden (Fig. 167).

Fig. 166.

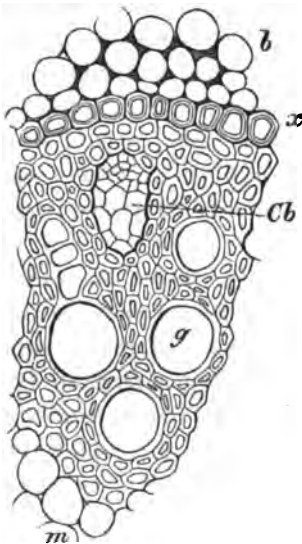


Fig. 167.

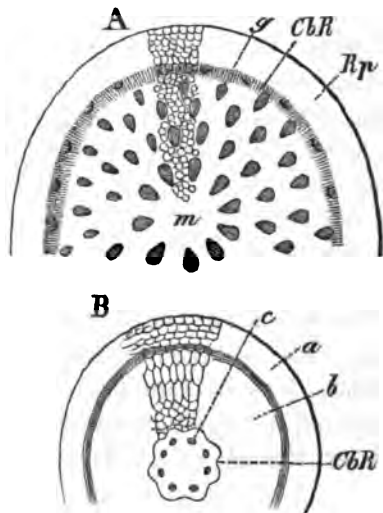


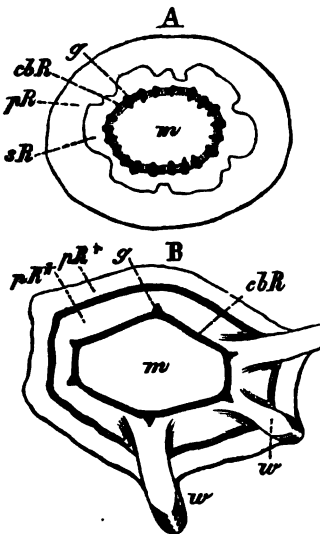
Fig. 166. Querschnitt durch die Wurzel von *Smilax* (Honduras Sarsaparille) nach SCHLEIDEN. *b* Innerer Theil der primären Rinde, *x* die Zellen der Kernscheide, *Cb* das Cambium, *g* Gefäße, *m* Markzellen. (Vergrößerung 200 mal.)

Fig. 167. *Limodorum abortivum*. *A* Querschnitt des Stammes, *Rp* primäre Rinde, *CbR* Cambiumring, *g* Gefäße, *m* Mark. *B* Querschnitt der Wurzel, *a* äußerer Theil der primären Rinde, *b* innerer Theil derselben, *c* das Cambium eines der zu einem Ringe vereinigten Gefäßbündel. (Vergrößerung 6 mal.)

¹⁾ SCHLEIDEN, botanische Pharmacognosie. p. 72. Fig. 3 d. — p. 74. Fig. 8 d. — p. 76. Fig. 13 d. und p. 77. Fig. 16 d.

Nicht so in die Augen fallenden, aber dennoch sehr wesentlichen, Verschiedenheiten des anatomischen Baues zwischen Wurzel und Stamm begegnen wir bei den dicotyledonen Gewächsen. Die Wurzel hat nämlich wie der Stamm, mit seltenen Ausnahmen, ein centrales, von einem Gefäßbündelring umschlossenes Mark, dessen Weite oftmals bei derselben Pflanze sehr verschieden und von der Stärke der Wurzelknospe, aus der sie hervorgegangen, abhängig ist. Im allgemeinen ist aber das Mark in der Wurzel enger als im Stamm, so daß es namentlich in den kleineren Nebenwurzeln häufig übersehen wurde, wodurch die irrthümliche Ansicht vom Fehlen des Markes in der Wurzel entstanden ist. Der Wurzel von *Cicuta viroaa* fehlt dagegen wirklich das Mark. Die rübenförmigen Hauptwurzeln dieser Pflanze zeigen im Centrum des centralen Gefäßbündels ein weites Gefäß, von zahlreichen engeren Gefäßen umgeben. Das Gefäßbündel der Hauptwurzeln ist nicht begrenzt und im Umkreis fortbildungsfähig, in den Nebenwurzeln dagegen ist das centrale Gefäßbündel scharf umgrenzt und die Stellung der Gefäße in denselben von denjenigen in der Hauptwurzel verschieden. Die Rinde der letzteren hat unregelmäßige

Fig. 168.



Luftlücken, die Rinde der Nebenwurzeln dagegen besitzt regelmäßig angeordnete, viel weitere Lufträume. Auch die Wurzel von *Viscum album* zeigt ein centrales Gefäßbündel.

Der Gefäßbündelring wächst nun bei der normal gebildeten Wurzel auch in normaler Weise weiter, der Gefäßbündelverlauf ist aber, da er nicht, wie im Stamm durch den Austritt bestimmter Bündel geregelt wird, etwas anderer Art, auch scheint die seitliche Zertheilung der Gefäßbündel, sowie die Zellenbildung in ihnen sparsamer als im Stamm zu verfolgen. Die keimende Wallnuss (Fig. 168) giebt hier ein treffliches Beispiel, indem die 4 oder 6 Bündel, welche

Fig. 168. *Juglans regia*. A Querschnitt des Stammes der jungen Keimpflanze, *pR* primäre Rinde, *sR* secundäre Rinde, *cbR* Cambiumring, *g* Gefäß-

in der Wurzel noch ungetheilt sind, sich im Stamm bereits in je 3 Bündel zertheilt und so den Anfang eines geschlossenen Holzringes gebildet haben ¹⁾).

Aus diesen ursprünglichen Verschiedenheiten in der Entwickelungsweise der Gefäßbündel des Stammes und der Wurzel, welche bei allen von mir untersuchten dicotyledonen Pflanzen mit holzigem Stamm, wengleich nicht immer so scharf ausgeprägt, wiederkehren, erklärt sich die spätere Verschiedenheit zwischen Stamm- und Wurzelholz und zwischen Stamm- und Wurzelrinde. Das Holz und die secundäre Rinde der Wurzel haben nämlich bei allen von mir untersuchten Bäumen ungleich weitere Zellen und bei gleichem Alter weniger Markstrahlen. Es scheint demnach, als ob die Zerklüftung der Gefäßbündel durch letztere von Anfang an in der Wurzel dem Grade nach beschränkter als im Stamm erfolgt und das davon wiederum der Grad der Zellenvermehrung in den Gefäßbündeln abhängig ist, und endlich bei beschränkter Zellenvermehrung im Cambiumring der Wurzel die Ausdehnung der gebildeten Zellen vorherrscht. Das Wurzelholz und die secundäre Rinde der meisten Bäume besitzt deshalb 2—3 mal so breite Langzellen (Holzzellen, Gefäßzellen, Cambiumzellen und Bastzellen) und meistens auch breitere Markstrahlzellen als das Stammholz derselben Pflanze, was bei den Nadelhölzern am schärfsten hervortritt. Im Holz der Wurzel aller mir bekannten Coniferen sind die Holzzellen nämlich 2—4 mal so breit als im Stamm und deshalb mit 2—4 Tüpfelreihen versehen, während die Holzzellen des Stammes immer nur eine einzige Tüpfelreihe besitzen ²⁾, wobei zugleich die Größe des Tüpfelhofes selbst im Wurzelholze zunimmt.

Breite der Holzzellen.

	<i>Abies pect.</i>	<i>Picea vulg.</i>	<i>Pinus silv.</i>	<i>Larix europ.</i>
Holzzellen des Stammes . . .	$\frac{6}{400}$ millim.	$\frac{6}{400}$ millim.	$\frac{6}{400}$ millim.	$\frac{6}{400}$ millim.
" der Wurzel	$\frac{20}{400}$ "	$\frac{18}{400}$ "	$\frac{24}{400}$ "	$\frac{24}{400}$ "

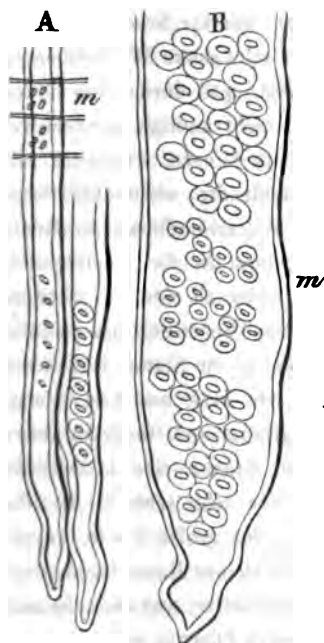
bündel, *m* Mark. *B* Querschnitt der Pfahlwurzel derselben Keimpflanze. Die primäre Rinde zerfällt in 2 Theile *pR*^I und *pR*^{II}. Die Seitenwurzeln (*w*) bilden sich nur da, wo Gefäßbündel liegen. (Vergrößerung 5 mal.)

¹⁾ Ueber die Keimung der Wallnufs in meinen Beiträgen zur Anatomie und Physiologie der Gewächse. p. 110.

²⁾ Man vergleiche meinen Baum. p. 200, 202, 204.

Selbst bei *Araucaria*, der man bisher ganz allgemein auch im Stammholz mehrere Tüpfelreihen zugeschrieben, kehrt dasselbe Verhältniß,

Fig. 169.



und zwar noch schärfer ausgeprägt, wieder, indem die Holzzellen des Stammes der *Araucaria brasiliensis* nicht über $\frac{9}{100}$ millim. breit und mit einer Tüpfelreihe versehen sind, während die Holzzellen der Wurzel bis $\frac{29}{100}$ millim. breit werden und 2 — 4 Tüpfelreihen besitzen. Der Tüpfelhof im Stamm $\frac{3-4}{100}$ millim. breit, mißt in der Wurzel $\frac{6}{100}$ millim. (Fig. 169). Fossile Nadelhölzer mit mehreren Tüpfelreihen in der Holzelle sind danach nicht, wie es bisher vielfach geschehen ist, für Araucarien, sondern einfach für das Wurzelholz einer Conifere zu erklären, dessen genauere Bestimmung erst durch die weitere Vergleichung des Baues zu ermitteln ist.

Auch die secundäre Rinde der Wurzel besteht wie das Wurzelholz aus ungleich weiteren Zellen als im Stamme, die Bastzellen der *Araucaria brasiliensis* sind hier fast dreimal so breit als im Stamme. Uebrigens wiederholen sich bei der Wurzel, im Holz- sowohl als im Basttheile der Gefäßbündel, alle Zellenelemente und in gleicher Anordnung wie sie im Stamme vorkommen. Die Lerche, welche in der secundären Rinde Harzbehälter nachbildet, ist auch in der Wurzel mit solchen versehen, die Rinde älterer Wurzeln der übrigen Abietineen hat dagegen, weil nur die primäre Rinde Harzgänge besitzt, diese aber in der Wurzel durch Borkenbildung früher als im Stamme abgeworfen wird, keine Harzbehälter. Die Milchsaft führenden Gewächse sind auch in der Wurzel mit Milchsaftgefäßen versehen.

Die primäre Rinde der dicotyledonen Wurzel läßt, wie die Wurzel überhaupt, einen äußeren und einen inneren Theil unterscheiden. Allein

Fig. 169. *Araucaria brasiliensis*. A Isolirte Holzellen aus dem Stamme. B Isolirte Holzellen aus der Wurzel desselben Baumes, m der Ort, wo die Markstrahlzellen die Holzellen berührten. (Vergrößerung 200 mal.)

sie stirbt in der Regel zeitig ab. Die Kork- und Borkenbildung ist alsdann im Allgemeinen in der Wurzel stärker als im Stamm, was bei *Euphorbia canariensis*, aber auch bei unseren Waldbäumen, besonders in die Augen fällt. Während nämlich der kantige Stamm der genannten *Euphorbia* viele Jahre lang seine mit einem Wachstüberzug geschützte Oberhaut behält und selbige erst spät durch eine dünne Peridermaschicht ersetzt, bekleidet sich die nicht kantige, sondern bei ungehinderter allseitiger Ausbildung stielrunde Wurzel frühzeitig mit einem braungefärbten, schichtenweise sich bildenden, nicht abblättern- den Periderma, welches bei 2 Zoll starken Wurzeln oftmals die Breite eines halben Zolles erreicht. Auch bei *Opuntia* ist die Peridermabil- dung für die stielrunde Wurzel viel bedeutender als für den Stamm, der sich erst spät mit Lederkork bekleidet. Das Wurzelholz der *Opuntia Ficus indica* ist, obschon aus weiteren Zellen als im Stamm bestehend, doch, weil die Markstrahlen, welche dort sehr breit und zartwandig, hier dagegen nur schmal und zum Theil verholzt sind, ungleich fester und holziger, dazu ist das Mark, das im Stamm eine bedeutende Ausdehnung besitzt, hier in der Wurzel nur sehr schmal; dieselbe Menge der Gefäßbündel, welche dort über eine große Fläche ausgebreitet ist, findet sich darum hier auf einen kleinen Raum zusammen- gedrängt. Ähnliche anatomische Verschiedenheiten zwischen Stamm und Wurzel werden sicherlich auch bei anderen Pflanzen wiederkehren, und möchte namentlich eine genaue vergleichende Untersuchung des Stammes und der Wurzel krautartiger Gewächse, sowie der Wasser- pflanzen, noch viel Neues liefern. Im Allgemeinen kann man aber das Wurzelholz und die Wurzelrinde der Dicotyledonen als ungleich weit- zelliger und darum leichter als das Stammholz erklären. Das Wurzel- holz einiger *Anona*-Arten (*A. paludosa*), ferner der *Aedemone mira- bilis*¹⁾, ist kaum schwerer als Kork oder Fliedermark und wird das erstere deshalb in den Tropen (auf Cuba) vielfach statt des Korks verwendet.

Wo das Holz überhaupt Jahresringe besitzt, ist auch das Wurzel- holz mit selbigen versehen, wo sie dagegen im Stamme fehlen, werden sie auch in der Wurzel vermisst. Das Wurzelholz der *Araucaria bra- siliensis* hat keine Jahresringe. Das Leben der Wurzel ist demnach

¹⁾ THEODOR KOTSCHY, *Aedemone mirabilis*. Ein neues Schwimmholz vom weißen Nil. Wien 1858.

bei periodisch wachsenden Pflanzen ebenso periodisch beschränkt als im Stamme.

Die Wurzelspitzen unserer einheimischen Waldbäume, deren Wachstum in der Vegetationszeit stetig fortschreitet, verlängern sich, wie es scheint, im Winter nicht, ihre Außenrinde stirbt dagegen ab und bekleidet sie, gleich den älteren Theilen der Wurzel, mit einer für die Aufsaugung flüssiger Nahrungsmittel untauglichen, dagegen vor dem Vertrocknen schützenden, Hülle. Man kann deshalb die jungen Bäume zur Winterzeit verpflanzen, während der Vegetation dagegen ist das Freilegen der Wurzeln gefährlich.

Das Wurzelholz der Bäume ist, durch die zahlreichen Seitenwurzeln, welche dasselbe, wie es scheint, ohne gesetzmäßige Regel, durchsetzen, knorrig; es spaltet selten gerade und ist deshalb als Bauholz unbrauchbar, aber auch als Brennholz hat es, leichter wie das Stammholz, einen viel geringeren Werth.

Die im Parenchym der Wurzel enthaltenen Stoffe endlich sind nahebei dieselben als im Stamm, nur scheint das Blattgrün in allen unter Lichtabschluss wachsenden Wurzeln zu fehlen; die Luftwurzeln tropischer Orchideen sind dagegen häufig durch dasselbe grün gefärbt. Stärkmehl und Zucker sind in den Wurzeln sehr verbreitet, doch kommen sie, wie in allen Pflanzentheilen überhaupt, wohl selten neben einander vor. Der Saft der Zuckerrübe enthält bis 14 % trockenen, krystallisirbaren Zucker, im normalen Zustande fehlt hier das Stärkmehl, dagegen kommt, wie ich kürzlich nachgewiesen, unter ganz bestimmten krankhaften Verhältnissen die bisher noch nicht beobachtete Rückbildung des Zuckers in geformte Stärke (Stärkmehlkörner) vor. Die Luftwurzeln von *Laurus canariensis* enthalten fettes und flüchtiges Oel. Schleim und andere nicht scharf zu charakterisirende Stoffe sind ebenfalls in den Wurzeln vorhanden. Das Rindenparenchym derselben hat bei der Weifstanne eine röthliche Färbung. Der Vegetationskegel der Wurzelspitze und das Cambium überhaupt sind reich an stickstoffhaltigen Verbindungen. Krystalle sind auch im Gewebe der Wurzel vielfach verbreitet.

XIV. Die Fortpflanzung der kryptogamen Gewächse.

§. 57. Die kryptogamen Gewächse, welche lange für geschlechtslos galten, sind mit Ausnahme der Pilze und Flechten, für welche die geschlechtliche Vermehrung zum wenigsten noch nicht sicher gestellt ist, gleich den phanerogamen Pflanzen mit einem Geschlechtsapparat versehen. Im männlichen Organ, Antheridie genannt, bilden sich ein, jedoch häufiger zahlreiche, Körperchen, welche, nachdem sie freigeworden, mit scheinbar willkürlicher Bewegung umherschwimmen. Im weiblichen Organ entsteht dagegen nach der Befruchtung entweder die Anlage zu einer jungen Pflanze (bei den meisten Algen, den Charen, Farrnkräutern, Schachtelhalmen, Lycopodiaceen und Rhizocarpeen), oder es bildet sich in ihm eine Frucht mit zahlreichen Sporen (bei der Algengattung Coleochaete, desgleichen bei den Lebermoosen und Laubmoosen). Die männlichen und die weiblichen Geschlechtsorgane erscheinen entweder mit einander auf derselben Pflanze oder getrennt auf verschiedenen Pflanzenexemplaren.

Bei den Algen sind beide am einfachsten gebaut, sie bestehen dort meistens nur aus einer Zelle. Das weibliche Organ, das Oogonium, der Algen enthält eine membranlose Protoplasmamasse, welche nach erfolgter Vermischung mit einem oder mehreren der beweglichen Körperchen des männlichen Organs, welche hier Befruchtungskörper oder Antherozoiden genannt werden, zur Keimzelle wird. Bei der Gattung Coleochaete ist das weibliche Organ nicht mehr so einfach gebaut, indem die einfache Zelle hier nach der Befruchtung eine zellige Umhüllung erhält, was bei dem weiblichen Organ der Characeen in ähnlicher Weise wiederkehrt. Von den Laub- und Lebermoosen ab entsteht dasselbe, welches viele Autoren ohne Unterschied das Archegonium nennen, bei allen höheren Kryptogamen ursprünglich als ein an seiner Spitze geschlossenes, aus mehreren oder vielen Zellen zusammengesetztes Gebilde, welches in seinem Grunde eine größere Zelle, Hornmisters Centralzelle, umschließt, und sich zur Zeit der Befruchtung an seiner Spitze öffnet, worauf ein freier Kanal bis zur Centralzelle hinabführt. In dieser Centralzelle bildet sich nun durch die Befruchtung entweder eine Keimpflanze (bei den Farrnkräutern, Equisetaceen, Lycopodiaceen und Rhizocarpeen), in welchem Falle auch ich das weibliche Organ Archegonium oder Keimorgan nenne, oder es entsteht in ihm

die Frucht mit vielen Sporen (bei den Leber- und Laubmoosen), wo ich der älteren Bezeichnung dieses Organs als Pistill den Vorzug gebe.

Das männliche Organ, die Antheridie, ist bei den Characeen am complicirtesten gebaut, seine Spermatozoiden oder Schwärmfäden bilden sich hier, nämlich einzeln in kleinen Zellen, welche confervenartig aneinandergereiht lange Fäden darstellen, die mit anderen sehr regelmäßig angeordneten Zellen das Innere des kugeligen Antheridiums ausfüllen, während bei allen übrigen Kryptogamen dieselben in Mutterzellen entstehen, welche als gleichmäßiges Gewebe den inneren Raum der Antheridie einnehmen. Die männlichen Organe der Farrnkräuter und Equisetaceen sind ungestielt, sie erscheinen auf dem Vorkeim, während die gestielten Antheridien der Characeen, der Leber- und Laubmoose von der entwickelten Pflanze getragen werden. Die Antheridien der Lycopodiaceen und einiger Rhizocarpeen endlich sind freie Zellen, welche, den Sporen ähnlich, in besonderen Organen (Antheridienbehältern) entstehen und zur Zeit der Befruchtung Schwärmfäden entlassen.

Die Spermatozoiden oder Antherozoiden der Algen sind kleine, einer Zelle ähnliche Körperchen, mit 2 oder mehreren Wimpern besetzt, die mit Ausnahme der Florideen-Antherozoiden, denen die Wimpern fehlen, beweglich sind.

Die Schwärmfäden der Characeen, der Leber- und Laubmoose dagegen bestehen aus einem schraubenförmig gewundenen, zarten Faden, welcher nach den meisten Beobachtern mit zwei sehr langen zarten, peitschenschnurartigen Wimpern endigt. Bei den Farrnkräutern, den Equisetaceen und bei Isoëtes ist das schraubenförmig aufgewundene Band des Schwärmfadens selbst mit vielen schwingenden Wimpern bekleidet. Die Schwärmfäden der Selaginella und der Rhizocarpeen endlich sind, soweit man sie bis jetzt kennt, zarte spiralförmig aufgewundene Fäden. Die Spermatozoiden der höheren Kryptogamen gehen mit schraubenförmig sich drehender Bewegung oft scheinbar willkürlich im Wasser umher. Nur bei den Algen, einem Laubmoose und den Farrnkräutern ward bis jetzt ihr Eindringen in das weibliche Organ direct wahrgenommen.

Beide Geschlechtsorgane entstehen nun entweder an der ausgebildeten Pflanze (bei den meisten Algen, den Characeen, den Leber- und den Laubmoosen), oder auf einem bei der Keimung einer, auf ungeschlechtlichem Wege erzeugten, Sporenart hervortretenden Neubildung,

welche man, da sich auf ihr erst später im Innern des Archegoniums die eigentliche Pflanze bildet, den Vorkeim nennt. Dieser Vorkeim wird bei den Farrnkräutern und Schachtelhalmen zu einem größeren, freien flächenartigen Gebilde, bei den Lycopodiaceen und Rhizocarpeen dagegen bleibt derselbe gewissermaßen als Kappe auf dem Scheitel der sich öffnenden Spore sitzen, welche darauf durch ihren Inhalt entweder den Vorkeim (bei Isoëtes und den Rhizocarpeen) oder die junge, nach der Befruchtung im Archegonium entstandene Pflanze selbst (bei Selaginella) ernährt. Bei Isoëtes und Selaginella füllt sich die unter dem Vorkeim liegende große Zelle der Spore mit einem an das Sameneiweiß des Embryosackes der phanerogamen Pflanzen erinnernden besonderen Nahrungsgewebe; bei den Rhizocarpeen dagegen giebt selbige nur einfach die in ihr aufgespeicherten Nahrungsstoffe ab. Bei den Leber- und Laubmoosen ist die Frucht das Product geschlechtlicher Zeugung, bei den meisten Algen und allen übrigen höheren Kryptogamen verdankt dagegen die junge Pflanze selbst dem Geschlechtsact ihr Entstehen, während die Frucht mit den in ihr entstandenen Sporen aus sich, d. h. ohne Befruchtung, entsteht, und den Charen endlich derartige Früchte ganz fehlen.

Bei den Pilzen und Flechten, für welche die geschlechtliche Zeugung noch nicht mit Sicherheit nachgewiesen ist, kennt man mehrere Arten der Fortpflanzung durch frei werdende Zellen, welche sofort keimen; man kennt überdies frei werdende, gleichfalls unbewegliche kleinere Zellen, welche nicht keimen und die man deshalb, sowie aus dem gleichzeitigen Vorkommen derselben mit bestimmten größeren, keimfähigen Zellen als männliche Wesen betrachtet und Spermastien genannt hat. — Derselbe Pilz kann außerdem unter Umständen mit verschiedenen Fructificationsformen auftreten.

Die ungeschlechtliche Fortpflanzung erfolgt bei den Algen und beblätterten Lebermoosen durch einfache, sich ablösende Zellen (Brutzellen) der ausgebildeten Pflanze. Schon bei den laubigen Lebermoosen und bei den Laubmoosen bleiben die Brutzellen noch eine Zeit lang mit der Mutterpflanze in Verbindung und lösen sich erst als mehrzellige Körper von derselben. Bei den Farrnkräutern dagegen bilden sich mit einem Gefäßbündel versehene Brutknospen, welche zur neuen Pflanze werden. Mit dem Auftreten ausgebildeter Gefäßbündel scheint nunmehr überhaupt die Fähigkeit einer ungeschlechtlichen Fortpflanzung durch sich ablösende Zellen aufzuhören, denn

selbige ist von den Farrnkräutern ab in der Reihe der höheren Gewächse nicht mehr bekannt, vielmehr auf die Brutknospen, welche bereits die Anfänge der Gefäßbündel besitzen, übertragen.

Eine andere Art ungeschlechtlicher Fortpflanzungszellen der Algen sind als Schwärmsporen bekannt; mit einer bestimmten Anzahl schwingender Wimpern versehen, laufen dieselben eine Zeit lang im Wasser umher, werden darauf allmählig stille und keimen. Durch die Schwärmsporen geschieht die rasche Vermehrung dieser Gewächse in der ihrem Gedeihen günstigen Jahreszeit, während die durch Zeugung entstandenen viel größeren und durch dicke Zellstoffhäute geschützten Sporen die Pflanze, während der Dauer ungünstiger Verhältnisse (z. B. für die Winterzeit) erhalten. Bewegliche Sporen sind nur für die Algen bekannt. Es giebt für einige Oedogonium-Arten sogar zweierlei Schwärmsporen, nämlich (Androsporen), welche sehr kleine, eine Antheridie tragende männliche Pflanzen entwickeln und andere Schwärmsporen, aus denen die große Pflanze mit weiblichen Organen hervorgeht. Die Zwitterpflanzen derselben Gattung besitzen dagegen nur einerlei Schwärmsporen.

Die Sporen der Leber- und Laubmoose, aus der durch geschlechtliche Zeugung entstandenen Frucht, keimen mit einem faden- oder flächenförmigen Vorkeim, auf dem direct eine oder mehrere Knospen entstehen, die zu jungen Pflanzen heranwachsen; die junge Pflanze der nicht durch geschlechtliche Zeugung entstandenen Spore dagegen (bei den Farrnkräutern, Schachtelhalmen, Lycopodiaceen und Rhizocarpeen) wächst erst aus dem befruchteten Keimorgan des Vorkeims hervor.

Man kann nach der hier übersichtlich zusammengestellten Erscheinungsweise geschlechtlicher und ungeschlechtlicher Fortpflanzung die Kryptogamen 1. in geschlechtlich fruchtbildende und 2. in geschlechtlich keimbildende Pflanzen unterscheiden. Nach der Art der Fortpflanzung kann man ferner dieselben noch in 6 Gruppen theilen: 1. Gewächse, deren geschlechtliche Fortpflanzung bis jetzt nicht sicher festgestellt ist (Pilze, Flechten), 2. Pflanzen, deren männliche und weibliche Organe noch aus einer einfachen Zelle bestehen, und welche sich durch runde oder längliche bewegliche Körper befruchten (Algen), und die ferner mit beweglichen ungeschlechtlich entstandenen Sporen, Schwärmsporen, versehen sind, 3. Pflanzen, welche Pistill und Antheridie mit Schwärmfäden auf der vollkommenen Pflanze entwickeln (Leber- und Laubmoose), 4. Pflanzen, welche Keimorgan und An-

theridie an der vollkommenen Pflanze ausbilden (die Charen), 5. Gewächse, deren Spore einen flächenartigen Vorkeim entwickelt, auf welchem Antheridien und Keimorgane entstehen (die Farrnkräuter und Equisetaceen) und endlich 6. Pflanzen, deren eigenthümlich gebaute Spore sich mit der Antheridie an der vollkommenen Pflanze entwickelt, deren Spore jedoch erst später, und zwar auf ihrem Scheitel, einen Vorkeim bildet, auf welchem ein oder mehrere Keimorgane entstehen, während sich um dieselbe Zeit in den Antheridien Schwärmfäden entwickeln (Lycopodiaceen und Rhizocarpeen).

Endlich kann man auch für die Kryptogamen die Vorstellung eines Generationswechsels, wie solcher durch STENSTRUP und Andere für die niederen Thiere nachgewiesen ist, annehmen, kommt hier aber, wenn man das Auftreten der Geschlechtsorgane als den entwickeltesten Zustand der Pflanze betrachtet, bei denjenigen Familien, wo der Vorkeim selbige entwickelt, etwas ins Gedränge; weshalb ich es vorziehe, diese, vielleicht recht geistreiche Anschauungsweise, welche sich bei den Phanerogamen, deren Blüten immer den Cyclus beschließen, als Sprossfolge besser durchführen läßt, hier nicht weiter auszuführen. — Der Vorkeim der höheren Kryptogamen ist eine aus Parenchymzellen bestehende Bildung, ohne Gefäßbündel (?), welcher vergeht, sobald sich aus oder auf ihm die vollkommene Pflanze entwickelt hat.

Die Antheridien und Pistille der Laubmoose wurden von HEDWIG¹⁾ zuerst richtig gedeutet; derselbe beobachtete nämlich das Ausströmen der Fovilla, die er den Pollen nannte, weshalb er die Antheridie auch mit der Anthere der Phanerogamen verglich, und verfolgte zugleich die Bildung der Frucht im Innern der jungen Pistills. SCHMIEDEL²⁾ fand dieselben Organe auch bei den Lebermoosen und gewahrte zuerst, bei *Fossombronina pusilla*, die Bewegung der Schwärmfäden. Letztere wurden durch BISCHOFF³⁾ bei *Chara* entdeckt und für Infusorien gehalten (1828); allein MEYER gebührt das Verdienst, die Schwärmfäden der Lebermoose, Laubmoose und Charen nach ihrer Gestalt und Bewegung zuerst richtig erkannt und beschrieben zu haben (1839). NÄGELI fand darauf (1843) die Antheridie mit den Schwärmfäden am Vorkeim der Farrnkräuter; LESZCZYC-SUMINSKI aber entdeckte das Keimorgan, in dessen Innern er die erste Anlage der jungen Pflanze entstehen und später aus demselben hervorwachsen sah (1848). Derselbe beobachtete gleichfalls das Eindringen der Schwärmfäden in das Keimorgan, welches anfänglich vielfach, und auch von mir, in Zweifel gezogen, später aber durch v. MERKLIN und HOFMEISTER bestätigt wurde. SUMINSKI glaubte, daß aus dem eingedrungenen Schwärmfaden selbst die junge Pflanze hervorginge, nach der von SCHLEIDEN und später auch von mir vertheidigten, jetzt aber aufgegebenen Ansicht, nach welcher das Pollenschlauchende selbst sich zur ersten Zelle des Keims umbilden sollte. Die Keimung der Equisetaceen wurde darauf von

1) HEDWIG, historia naturalis muscorum frondosorum. Lipsiae 1782.

2) SCHMIEDEL, Icones plantarum. Tab. XX. Observatio 5.

3) BISCHOFF, die Charen und Equisetaceen. Nürnberg 1828.

MILDE (1850) und HOFMEISTER zuerst genauer beobachtet, nachdem THURET zuvor die Antheridien der Schachtelhalme entdeckt hatte. HOFMEISTER löste auch bei den Rhizocarpeen (1849) das Räthsel der Befruchtung, indem er nachwies, daß selbige nicht, wie man nach SCHLEIDENS Untersuchungen geglaubt, den Phanerogamen angehören. Er fand die Archegonien auf dem Vorkeim und bestätigte das Dasein der Schwärmfäden in den vermeintlichen Pollenkörnern, wie es NÄKKI schon vor ihm beobachtet hatte. METTENIUS, welcher die Schwärmfäden in der kleinen Spore von Isoëtes (1850) zuerst gesehen, bekräftigte darauf HOFMEISTERS Entdeckung, der letztere aber fand die Schwärmfäden in der kleinen Spore der Selaginella und den Vorkeim mit den Archegonien auf dem Scheitel der großen, im Keimen begriffenen Spore dieser Pflanze. METTENIUS endlich beobachtete die so interessante Keimung des Ophioglossum. — Durch die zahlreichen, sämmtlich sehr schätzenswerthen Arbeiten der genannten Beobachter, sowie einiger anderer Forscher, die weiter im Text am betreffenden Orte genannt werden, war nunmehr zwar eine geschlechtliche Zeugung für die höheren Kryptogamen nachgewiesen, allein der eigentliche Vorgang der Befruchtung war noch keinesweges mit Sicherheit erkannt, bis PRINGSHEIM bei Vaucheria (1855) und bald darauf auch bei Oedogonium das Eindringen der beweglichen Samenkörperchen (Antherozoiden) des männlichen Organes in die Protoplasma-masse des weiblichen Organes, sowie die Bildung der ersten Zelle der jungen Pflanze aus der befruchteten Protoplasma-masse mit allen ihren Nebenumständen beobachtete, was später durch SCHENK bestätigt wurde. THURET hatte schon früher gezeigt, daß die Sporen der Fucaceen erst keimen, wenn sie mit den Antherozoiden in Berührung gekommen, was PRINGSHEIM später bestätigte. COHN verfolgte bald darauf die Befruchtung bei Sphaeropea. — Somit ist denn die geschlechtliche Vermehrung der Kryptogamen von den Algen ab sicher gestellt. Bei den Pilzen und Flechten dagegen, wo man, wie bei den Florideen, wohl kleine unbewegliche nicht keimende Sporen neben gröfseren keimfähigen Sporen kennt, ist selbige noch nicht sicher bewiesen. — Die Schwärmsporen der Algen wurden von UNGER (1843) bei Vaucheria zuerst gesehen und später durch die zahlreichen Untersuchungen von A. BRAUN, COHN, THURET, DERBÉS und SOLIER, desgleichen durch PRINGSHEIM, DE BARY und andere Forscher noch bei vielen anderen Algen aufgefunden. — Mit der Erforschung der Pilze haben sich insbesondere TULASNE und DE BARY und mit den Flechten SPERRSCHNEIDER beschäftigt. Die Keimung der Lebermoose ist namentlich von GOTTSCHKE und GRÜNLAND, die Keimung der Laubmoose dagegen von W. SCHIMPER und die Keimung der Charen durch BISCHOFF, v. MARTIUS, KAULFUSS, C. MÜLLER und Andere näher erforscht worden. Die Kryptogamen haben überhaupt, und mit Recht, viele und meistens sehr tüchtige Bearbeiter gefunden, so daß dieser Theil der pflanzlichen Entwicklungsgeschichte, welcher noch vor 15 Jahren eine traurige Einöde war, jetzt eine reiche Erndte darbietet. Insbesondere aber verdanken wir den so einfach gebauten, und dabei meistens grofszelligen, Algen sehr wichtige Aufschlüsse, sowohl über die Art der Zellenbildung, als auch über den Vorgang der Befruchtung, dessen Beobachtung schon bei den höheren Kryptogamen, noch mehr aber bei den Phanerogamen, durch den complicirteren Bau der betreffenden Organe, sehr erschwert, ja bisweilen unmöglich gemacht wird, so daß wir jetzt für die Algen die vollständigsten und sichersten Beobachtungen über diese beiden Vorgänge besitzen¹⁾.

¹⁾ Zur allgemeinen Literatur über die Fortpflanzungsorgane der Kryptogamen. A. BRAUN, die Verjüngung in der Natur. 1850.

HOFMEISTER, Vergleichende Untersuchungen der Keimung, Entfaltung und Fruchtbildung der höheren Kryptogamen. Leipzig 1851.

KÜTZING, Philosophische Botanik. Leipzig 1851.

v. MOHL, Entwicklung und Bau der Sporen der kryptogamen Gewächse. 1833.

Die Fortpflanzung der Pilze.

§. 58. Bei den Pilzen, welche für die äußeren Formen schon im Allgemeinen einen großen Spielraum lassen, ist auch die Art der Fructification sehr mannigfach und kann sogar derselbe Pilz unter mehreren Formen der Fortpflanzungsorgane auftreten. Insbesondere sind es die niederen, zum Theil parasitischen Pilze, für welche ein solcher Dimorphismus bekannt ist. Die Pilze und Flechten leben nicht im Wasser.

Im Allgemeinen besteht das Pilzgewebe aus fadenförmigen Zellen (Hyphen), die jedoch bisweilen, so beim Fliegenschwamm (Bd. 1. p. 166), auch eine andere Gestalt annehmen, und deren freie Endzellen sich als Fortpflanzungsorgane ausbilden können (Bd. 1. p. 173). Die Zellenfäden bleiben nun entweder für sich und tragen einzeln ihre Fortpflanzungszellen (bei den niedrigsten Pilzen, z. B. einigen Schimmelarten) oder sie bilden, unregelmäßig durch einander verlaufend, ein Pilzlager (Mycelium, Thallus, Stroma) das entweder ohne bestimmte Form verbleibt und nur hier und da gesellig seine Fortpflanzungsorgane ausbildet, oder bei den am höchsten organisirten Pilzen, nach bestimmten morphologischen Gesetzen, eine scharf begrenzte Kugel-, Becher- oder Hutgestalt u. s. w. annimmt, welche nach bestimmter Anordnung die Fortpflanzungsorgane entwickelt.

Diese sind nun bei den höher organisirten Pilzen, soweit wir bisjetzt wissen, zweierlei Art, nämlich: 1. Schläuche, in deren Innern sich, wie bei den Flechten, die Sporen durch freie Zellenbildung entwickeln und durch eine Oeffnung oder durch Auflösung des Schlauches entlassen werden. Diese Art der Sporenschläuche wird Ascii, ihre Sporen aber werden Thecasporien genannt. (Helvella Taf. I. 30, Tubercibarium I. 23—30) oder 2. Schläuche, welche aus ihrem freien Ende

Ders., Morphologische Betrachtungen über das Sporangium der Gefäßkryptogamen. 1837. Beide in v. MOHL'S vermischten Schriften.

METTENIUS, Fortpflanzung der Gefäßkryptogamen. METTENIUS Beiträge 1850.

MEYEN, Pflanzenphysiologie. Band III.

NÄGELI, Systematische Uebersicht der Erscheinungsweise im Pflanzenreich. Freiburg 1853. — Ders., Zeitschrift für wissenschaftliche Botanik.

PAYER, Botanique cryptogamique. Paris 1850.

RADLKOFER, Der Befruchtungsproceß im Pflanzenreich. Leipzig 1857.

SCHLEIDEN, Grundzüge der wissenschaftlichen Botanik.

THURET, Les zoospores des Alges et les antheridies des cryptogames. Annal. des sciences. 1851.

WIGAND, Zur Antheridienfrage. Bot. Zeitung 1849. p. 809.

eine oder mehrere, häufig vier, Ausstülpungen bilden, in deren jeder eine Spore entsteht, die später durch Abschnürung von dem Schlauche frei wird, den man Basidie und deren Sporen man Acro- oder Stylosporen nennt (*Amanita muscaria* (Fig. 170), *Calocera viscosa* (Fig. 171). Aus kleinen Zellen gliederartig zusammengesetzte Fäden,

Fig. 170.

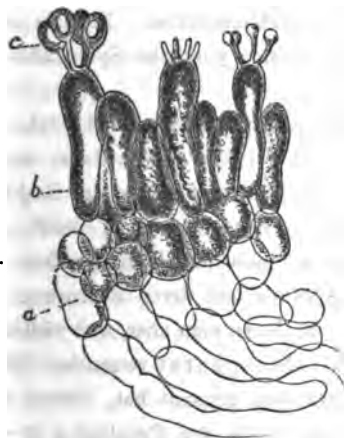
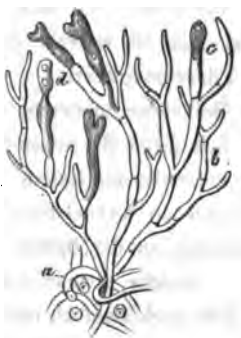


Fig. 171.



welche die Asci umgeben, werden, wie bei den Flechten, Saftfäden (Paraphysen) genannt. Beide Sporenarten keimen. Sie kommen mit einem (*Amanita*, *Agaricus*) oder mit zwei (*Calocera*, *Helvella*) Zellkernen vor. Bei *Helvella* und *Morchella* überziehen die Asci, mit Paraphysen gemengt, die äußere Oberfläche des Hutes, bei *Amanita* und den *Agaricus*-Arten erscheinen dagegen die Basidien auf den Lamellen an der unteren Seite des Hutes.

Die auf lebenden Pflanzen schmarotzenden Pilze bilden ihre wahren Fructificationen, wie es scheint, nur an der freien Oberfläche, während bei ihnen das Pilzlager (*Mycelium*) das Gewebe der Nährpflanze

Fig. 170. Partie eines Längsschnittes durch die Fruchtlamelle des Fliegen-schwammes (*Amanita muscaria*). *a* Uebergang des fadenförmigen Pilzgewebes in runde Zellen, *b* ein Sporenschlauch (Basidia), *c* vier Sporen kurz vor der Ablösung von ihrem Sporenschlauch. (400mal vergrößert.)

Fig. 171. Partie eines sehr zarten Querschnittes durch die Randgegend von *Calocera viscosa*, mit der Nadel etwas auseinander gezogen. *a* und *b* Zellen des Fadengewebes, *c* und *d* Basidien, *d* mit Abschnürung der Spore. (400mal vergrößert.)

oftmals nach allen Richtungen hin durchzieht. — Nach den Arten erscheint nun die Fructification der Pilze in kleinen Schüsselchen (Peritheciën), welche oftmals noch von einer aus zierlich porösen Zellen gebildeten Wand becherartig umfaßt werden (bei dem die Kieferwälder heimsuchenden und aus der Rinde hervorbrechenden *Aecidium pini*, desgleichen bei dem *Aecidium columnare* auf der Tannennadel¹⁾), oder sie bildet unregelmäßige, nirgends scharf umgrenzte Flächen oder Rasen, wie bei *Penicillium* und den meisten Schimmelarten. Niemals aber findet man im Gewebe der Nährpflanze eine wirkliche Sporenbildung des Pilzschmarotzers.

Bei vielen niederen, meistens parasitischen Pilzen, sind jetzt, namentlich durch die neueren Arbeiten von TULASNE und DE BARY, aufer den entweder im Innern der Asci oder auf der Spitze der Basidien entstandenen keimfähigen Sporen, noch viel kleinere, durch Abschnürung an der Spitze zarter Fäden, freiwerdende Körperchen bekannt, welche niemals zu keimen scheinen und deren Bedeutung für den Pilz noch ziemlich räthselhaft ist, in denen man aber, und vielleicht mit Recht, den männlichen Geschlechtsapparat vermuthet. Diese kleinen Körper, welche man Spermastien genannt hat, bilden sich entweder in besonderen Organen, die gleich den Peritheciën in das Pilzlager eingesenkte, mehr oder weniger tiefe, Höhlungen darstellen, deren Wandung mit zarten Fäden ausgekleidet ist, die zum Theil an ihrer Spitze die Spermastien abschnüren (bei *Aecidium*, *Uredo* und *Tremella* Taf. VI. Fig. 5), oder es kommen ähnliche und zwar häufig baumartig verzweigte, sehr zarte Zellenfäden im Fruchtlager zwischen den Sporenschläuchen (bei *Bulgaria* und *Peziza*) (Taf. VI. Fig. 4) oder am Rande des Peritheciums (bei *Cenangium* und *Dermatea*) vor, welche durch Abschnürung ähnliche Körperchen bilden²⁾. Diese Spermastien, deren Keimung bis jetzt, trotz aller Versuche, nicht beobachtet ist, sind, eine lebhaftere Molecularbewegung abgerechnet, unbeweglich. — Wenn sie, wie bei *Aecidium* und *Uredo*, für sich in besonderen Organen vorkommen, so hat man diese Organe Spermogonien genannt. Dieselben finden sich nun häufig mit den Peritheciën auf demselben Pilzlager, oder sie kommen bei den Pilzen, welche auf Blättern nisten, dem Perithecium gegenüber an der anderen Seite des Blattes vor. So

¹⁾ DE BARY giebt in seinem Buche über die Brandpilze (Taf. VIII. Fig. 1.) eine sehr gute Abbildung des Peritheciums von *Aecidium grossulariae*.

²⁾ TULASNE, Annal. d. sciences 3e Série. Tom. XX. pl. 15 et 16.

bilden sich nach TULASNE an Blättern auf der entgegengesetzten Seite des Fleckens, welchen *Roestelia cancellata*, *Centridium Sorbi*, *C. Cydoniae* u. s. w. trägt, constant punktförmige Gebilde, welche sich, wie *Aecidiolum exanthematum*, als die Spermogonien jener Brandpilze ausweisen, während nach DE BARY¹⁾ bei *Aecidium Euphorbiae* die Peritheccien gleichzeitig neben den Spermogonien auf derselben Seite, bei *Aecidium grossulariae* aber beide, sowohl nebeneinander auf derselben Seite, als auch sich gegenüberliegend, vorkommen.

Die Spermogonien, welche man zum Theil schon früher kannte, wurden bisher für besondere, auf dem Mycelium des anderen Pilzes schmarotzende Pilze gehalten; nur MEYEN²⁾ nannte die Spermogonien der *Aecidium*-Arten schon männliche *Aecidiumpusteln*, TULASNE hat dagegen zuerst den innigen Zusammenhang derselben mit dem Sporen tragenden Pilze nachgewiesen und durch das Vorkommen ähnlicher, durch Abschnürung Spermation bildender Fäden zwischen den Sporenschläuchen anderer Pilze sichergestellt.

Auf dem Mycelium eines Hutpilzes (*Agaricus metatus*) hat nun auch HOFMANN³⁾ ein aus büschelig angeordneten Zellenfäden bestehendes Gebilde gefunden, von welchem sich durch Abschnürung kleine 0^{mm},004 lange und 0^{mm},002 breite Körperchen trennen, die im Wasser Molecularbewegung zeigen, welche durch Jodwasser und Alcohol gehemmt wurde und die weder im Wasser, noch in feuchter Luft keimen wollten. Derselbe Forscher hat gleichfalls bei einem Fadenpilz (*Trichothecium roseum*), der zu den Schimmelarten gehört, an besonderen, meistens verzweigten, Stielen kleine Köpfehen gefunden, welche aus vielen sehr kleinen, 1/100 L. langen, durch Abschnürung freiwerdenden, Körperchen bestehen, welche er sammt den ähnlichen Körperchen des *Agaricus* Spermation nennt, ohne sich jedoch über deren Bedeutung für die Pflanze zu erklären.

Wir wissen demnach zur Zeit nur, daß bei vielen Pilzen sehr kleine, durch Abschnürung entstandene Körperchen, die Spermation, vorkommen, welche viel kleiner als die eigentlichen Sporen sind und deren Keimung niemals beobachtet wurde, und schliessen aus diesem Umstand, sowie aus dem, wie es scheint, con-

1) DE BARY, Brandpilze. Taf. V. Fig. 4. — Taf. V. Fig. 8.

2) MEYEN, Pflanzenpathologie. p. 143.

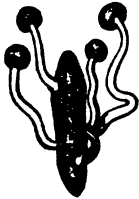
3) HOFMANN, die Spermation und Pollinarien bei *Agaricus*. Bot. Zeit. 1856. p. 137. — Ders., Spermation eines Fadenpilzes. Bot. Zeit. 1854. p. 249.

stanten Auftreten derselben entweder vor oder gleichzeitig mit einer bestimmten keimfähigen Sporenart, daß sie in einer geschlechtlichen Beziehung entweder zur Sporenbildung oder zur Keimung der Spore stehen. Ob dieser Schluss aber richtig ist und ob die Spermarien allen Pilzen eigen sind, können erst weitere Beobachtungen entscheiden.

Bei vielen niederen Pilzen ist außerdem ein Dimorphismus der wirklichen Fortpflanzungsorgane nachgewiesen, allein nicht überall ist die Beobachtung von gleicher Sicherheit, weil in den meisten Fällen das Fadengewebe des einen Pilzes dem des anderen durchaus ähnlich ist, so daß sich schwer entscheiden läßt, ob das gleichzeitige oder nach einander erfolgende Auftreten zweier von einander verschiedener Fructificationsformen darum sogleich einen Dimorphismus, d. h. die Fähigkeit desselben Pilzes in zweierlei Gestalt aufzutreten, beweist, weil möglicherweise auch zwei verschiedene Pilze gleichzeitig oder nach einander auftreten können. Da es aber bei den Fadenpilzen vielfach gelingt, an demselben Faden zweierlei keimfähige Fortpflanzungszellen nachzuweisen, so ist dadurch wenigstens der Dimorphismus der Fructificationsorgane für gewisse Pilze festgestellt, und darf man aus dem constanten, und immer in derselben Weise wiederkehrenden, Auftreten verschiedener Fructificationsformen wohl mit TULASNE auch für diejenigen Pilze, z. B. die Uredineen, wo bis jetzt ein directer, unumstößlicher Beweis mangelt, jedoch, wie mir scheint, immer mit einiger Vorsicht, einen Dimorphismus annehmen, während man daraus bisher nur eine bestimmte, durch unbekannte Ursachen bedingte, Aufeinanderfolge mehrerer in sich abgeschlossener Pilze erblickte. So sollen nach TULASNE *Puccinia graminis* und *P. coronata*, welche hauptsächlich den schwarzen Rost des Getreides bilden, zu *Uredo linearis* Pers. und *Uredo Rubigo vera* DC., welche im Fröhjahr als rother Rost der Graspflanzen auftreten, gehören. *Sphaeria Laburni* soll nach ihm mit dreierlei Fructificationsformen erscheinen, nämlich 1. mit Thecasporen als eigentliche Sphaerie, 2. mit Stylosporen, welche der ersten Sporenart ähnlich sind, als Sporocadus, 3. mit viel kleineren, sehr zarten, aber gleichfalls durch Abschnürung entstandenen Sporen, als *Cytispora*. Das Mutterkorn aber entsteht nach TULASNE's neuesten Untersuchungen durch ein feinwolliges Pilzgewebe, welches von unten herauf den Fruchtknoten der Grasblüthe überzieht und sich von demselben nährt. Dieser wollige Ueberzug, ein Pilz-Mycelium, ist voller

Höhlungen, welche mit kurzen Fäden ausgekleidet sind, die an ihrer Spitze kurze elliptische Körper abschnüren, welche, in Wasser gelegt, Schläuche treiben und sich vermehren. LEVEILLÉ bezeichnete dieses Entwicklungsstadium als Sphacelia und CORDA nannte es Hymenula, TULASNE dagegen erblickt in demselben den ersten Entwicklungszustand eines, Spermarien bildenden, Pilz-Myceliums, aus dem sich, nach Verstäubung der Spermarien¹⁾, eine zweite viel dichtere Myceliumform entwickelt, welche das eigentliche Mutterkorn darstellt, und als solches überwintert, um im darauf folgenden Frühjahr den vollkommenen Pilz hervorzubringen, der als kleines gestieltes, höckerig-rothes

Fig. 172.



Knöpfchen aus dem Mutterkorn hervorbricht und von TULASNE als eine neue Gattung (*Claviceps*) beschrieben wurde (Fig. 172). Das Knöpfchen dieses Pilzes ist an seiner Oberfläche mit zahlreichen, tief eingesenkten, flaschenförmigen Höhlungen versehen, welche lange zarte, an der Spitze etwas verdickte, Sporenschläuche (Asci) mit 8 oder weniger langen fadenförmigen Sporen umschließen. — Der Schmierbrand (*Tilletia Caries*) und ein

anderer Pilz (*Ergotea abortivans* Queckett), den QUECKETT als die Ursache des Mutterkorns ansah, sind nach TULASNE nur zufällige Begleiter der *Claviceps*, welche beim Mutterkorn des Roggens und Weizens als *Claviceps purpurea*, bei *Phragmites communis* Trin. und *Molinia coerulea* Moench dagegen als *Claviceps microcephala* u. s. w. auftritt. — Das constante Erscheinen des als *Claviceps* beschriebenen Pilzes auf und aus dem Mutterkorn ist bereits durch wiederholte Versuche von A. BRAUN und Anderen bestätigt worden. Wir haben danach im Mutterkorn mehrere auf einander folgende, unter sich verschiedene, Entwicklungszustände desselben Pilzes, dessen Lebenscyclus mit der Bildung der *Claviceps* abgeschlossen ist.

Auch für den Traubenpilz und die ihm verwandten Pilzformen ist durch AMICI, v. MOHL, TULASNE und Andere der Dimorphismus festgestellt. Es hat sich dabei überhaupt gezeigt, daß die als *Oidium*

Fig. 172. Die aus dem Mutterkorn hervorstehende *Claviceps* nach TULASNE'S Abbildung.

¹⁾ Die beobachtete Keimung der kleinen elliptischen Körperchen scheint mir mit den bisher für die Spermarien aufgestellten Charakteren nicht vereinbar zu sein.

viel verbreiteten Pilzformen keine in sich abgeschlossene Gattung bilden, vielmehr nur bestimmte, oft durch locale Verhältnisse hervor-

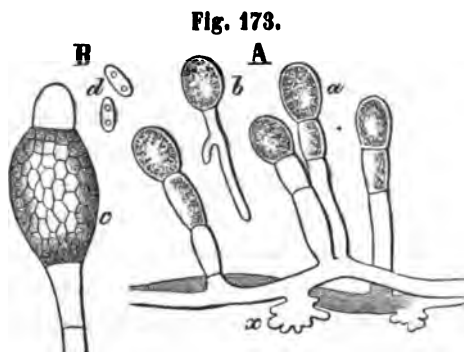


Fig. 173.

gerufene, Entwicklungszustände eines anderen Pilzes sind, der sich bald mit einer Erysiphefrucht, deren eigenthümliche Entwicklungsgeschichte aus sich aufrollenden Schläuchen des Myceliums DE BARY nachgewiesen, bald aber auch mit der als Cicinobolus - Frucht be-

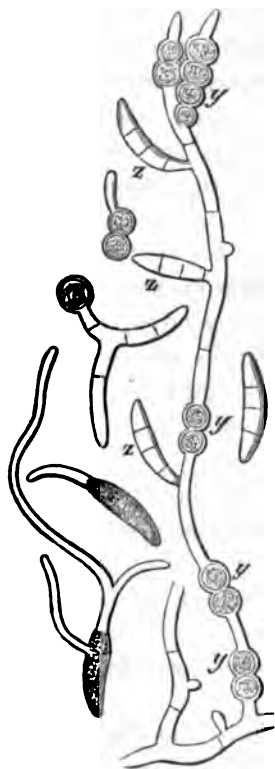
kannten Fructification erscheint. Bei dem Traubenpilz, den man *Oidium Tuckeri* nennt, erfolgt nach v. MOHL die Bildung der Cicinobolus-Frucht erst im August und zwar nur an sehr üppig vegetirenden Stellen des Myceliums auf der befallenen Weinbeere. Auf Madeira, wo schon gegen Ende des Juni die erkrankten Beeren vollständig vertrocknet sind, ist mit ihnen auch der Traubenpilz gestorben, und scheint die Cicinobolus-Frucht vielleicht deshalb hier nicht vorzukommen, zum wenigsten habe ich sie niemals auf der erkrankten Beere angetroffen. Dagegen waren meine Objectgläser, auf denen ich Pflanzenpräparate in feuchter Atmosphäre bewahrte, im Sommer häufig mit keimenden Pilzsporen von Größe und Gestalt der sich ablösenden *Oidium*-Zellen bedeckt, welche nicht selten nach einigen Tagen Cicinobolus-Früchte in Menge ausbildeten, von denen ich jedoch nicht wissen konnte, ob sie wirklich dem Traubenpilze angehörten.

Nach v. MOHL findet man nun bei dem *Oidium*, das auf dem Hopfen schmarotzt, in der einen Gegend nur die Cicinobolus-, in der anderen dagegen nur die Erysiphe-Frucht. Die letztere aber kann sich auch im Innern eines geschlossenen Gewebes ausbilden, wie ich bei einem auf *Orobanche ramosa* schmarotzernden Pilz beobachtet habe. Alle Parenchymzellen des Stengels und der Wurzel, welche von diesem

Fig. 173. Der Traubenpilz. *A* Unter der Form des *Oidium Tuckeri*, wie ich denselben auf Madeira beobachtet habe, *a* die sich ablösenden *Oidium*-Sporen, *x* das Haftorgan des Pilzes, *b* eine keimende *Oidium*-Spore. *B*, *c* Die Cicinobolus-Frucht des Traubenpilzes nach v. MOHL'S Abbildung copirt, *d* die Sporen derselben. (*A* ist 400mal, *B* 450mal vergrößert.)

Pilz occupirt waren, hatten sich um das 4 — 6 fache ihrer normalen Größe ausgedehnt und so knollenartige Anschwellungen hervorgerufen. Im Pilzmycelium, welches diese Zellen, deren Stärkmehl verschwunden war, ausfüllte, lagen zahlreiche Erysiphe-Früchte (auch *Erotiumkugeln* genannt) eingebettet. Ein dem *Verticillium* oder *Monosporium* ähnlicher Fadenpilz keimte später aus diesen

Fig. 174.



Kugeln hervor. Das *Oidium violaceum* HARTIG endlich, welches bei langsamem Abtrocknen an der Oberfläche sehr nafsfauler Kartoffelknollen entsteht und dessen Fäden in die Stärkmehlkörner hineinwachsen und dieselben verzehren (Bd. 1. Fig. 80. p. 414), bildet nach meinen Beobachtungen nicht selten auf demselben Myceliumfaden die mehrzelligen etwas gekrümmten Früchte der als *Fusisporium Solani* von MARR beschriebenen Pilzform, welche sammt den kugeligen *Oidium*-zellen in feuchter Atmosphäre bald zur Keimung gelangen (Fig. 174). Ja nach SPERRE-SCHNEIDER soll sogar der Pilz auf dem Kartoffelblatte, die *Peronospora devastatrix* das *Fusisporium Solani* der nafsfaulen Kartoffelknolle erzeugen, wofür indess, wie mir scheint, noch hinreichende Beweise fehlen. Dagegen hat CASPARY¹⁾ das Vorkommen von 2 ja sogar von 3, verschiedenen Fruchtformen an demselben Faden bei anderen *Fusisporium* und *Peronospora*-Arten nachgewiesen und DE BARY ähnliche Beobachtungen gemacht.

Nach den Untersuchungen von BAIL sind endlich auch die Hefenpilze keine in sich abgeschlossene Pflanzen, sondern nur sterile Pilzfäden. Derselbe fand nämlich, daß die Fortpflanzungszellen vieler

Fig. 174. Ein Pilzfaden aus der nafsfaulen Kartoffelknolle, welcher sowohl die kugeligen einzelligen Sporen des *Oidium violaceum* (y), als auch die mehrzelligen länglichen Sporen des *Fusisporium Solani* (z) entwickelt hat, welche beide sehr leicht keimen. (Vergrößerung 400mal.)

¹⁾ CASPARY, in den Monatsberichten der Berliner Akademie. 1855.

Pilze in Würze gebracht zu Hefenzellgruppen auskeimen, jedoch gelang es ihm nicht, die Hefenzellen durch veränderte Lebensweise wieder in höhere Pilzformen überzuführen. Auch die als Rhizomorpha bekannten Gebilde sind nach BAIL und CASPARY, wie man lange vermuthet hatte¹⁾, nur sterile Formen verschiedener Pilze. BAIL fand die Rhizomorpha subcorticalis mit reifen Früchten von Hypoxylon vulgare und nach CASPARY soll die Rhizomorpha subcorticalis der Kiefer mit den Früchten des Trametes Pini vorkommen, auch vermuthet derselbe, das Polyporus- und Agaricus-Arten Rhizomorphen bilden können.

Bei dem gegenwärtigen Stande unserer Kenntniss vom Bau und Leben der Pilze läßt sich nun, so lange man nicht den vollständigen Entwicklungs-Cyclus einer Pflanze kennt, kaum eine sichere Bestimmung derselben vornehmen, man kann vielmehr, wie es jetzt auch meistens geschieht, nur die einzelnen Fruchtförmigkeiten beschreiben und vielleicht noch aus der Analogie mit vollständigen Beobachtungen die Stellung des Pilzes erschließen. Das Vorkommen mehrerer Arten von Fortpflanzungszellen und die gänzliche Unkenntniss über den muthmaßlich vorhandenen Befruchtungsvorgang macht gleichfalls eine richtige Bezeichnung der Fortpflanzungszellen nach ihrem Werthe unmöglich. Nun unterscheidet man zwar mit TULASNE

1. Thecasporien, welche im Innern eines Schlauches entstehen und durch eine Oeffnung oder durch Auflösung des Schlauches entlassen werden;

2. Stylosporien, welche sich durch Abschnürung auf der Spitze der Basidien bilden;

3. Spermarien, viel kleinere durch Abschnürung entstandene Körperchen, welche nicht keimen;

4. Gonidien, oder Zellen, welche sich direct vom Pilzlager ablösen und wie die Brutzellen der Lebermoose ein neues Pflanzenexemplar bilden können. Allein es ist in vielen Fällen schwierig zu entscheiden, was Sporen und was Gonidien sind, die keimfähigen Zellen aber, welche die Erysiphe-Frucht umschließt, passen in keine dieser Abtheilungen. Auch hält der Eine die durch Abschnürung freierwerdenden Zellen der Gährungspilze für Sporen, während der Andere sie als Brutzellen betrachtet, desgleichen werden die sich ablösenden Zellen des Oidium von Einigen für Sporen, von Anderen dagegen für

¹⁾ Meine Pflanzenzelle. p. 151.

Brutzellen gehalten. Die wirkliche Bedeutung der Spermarien aber ist noch gänzlich unbekannt.

Die Formen der Theca- und Stylosporen sind sehr mannigfach; manche haben nur eine äußerst zarte, kaum nachweisbare Außenschicht (*Amanita*, *Agaricus*), andere dagegen besitzen, gleich den Pollenkörnern der Phanerogamen, eine sehr derbe, oft mit zierlichen Hervorragungen und Leisten (*Aecidium*, *Tuber cibarium*) (Taf. I. Fig. 26—30) besetzte Außenschicht, welche der Einwirkung der Schwefelsäure lange widersteht, dagegen in der Regel in kochender Kalilösung verschwindet (Bd. I. p. 72) und die beim Keimen durchbrochen wird. Bei der *Peronospora*, dem Pilz des kranken Kartoffelblattes, besteht die äußere Sporenhülle, gleich den Myceliumfäden, aus Zellstoff, der durch Jod- und Schwefelsäure blau gefärbt wird, und bei *Amylospora tremelloides* Currey wird die kugelige Pilzspore, die einen großen hellen Kern umschließt, schon durch Jodlösung blau gefärbt, während die Myceliumfäden diese Färbung nicht annehmen¹⁾. — Die Thecasporien sind häufig mehrzellig.

Die Sporenfrüchte (Sporangien) der einfacheren Pilze, z. B. der *Mucor*-Arten und selbst die einzige kugelige Endzelle des *Pilobolus*, lassen sich im Allgemeinen wohl als Asci auffassen, indem auch hier die Sporen im Innern einer Zelle entstehen und später frei werden. Die gestielten Phragmidium- und *Puccinia*-Früchte (Taf. VI. Fig. 6) aber, welche auch häufig mehrzellige Sporen genannt werden, lassen sich, da ihre Sporen nicht frei werden, kaum noch als Asci betrachten, es ist überhaupt zur Zeit nicht möglich die zum Theil erst mangelhaft bekannten Fruchtformen der Pilze übersichtlich einzutheilen und zu beschreiben, ich muß deshalb hierfür auf die speciellen Arbeiten, insbesondere der neueren Forscher, verweisen.

Viele Pilze streuen ihre Sporen plötzlich und gewaltsam aus, was namentlich nach PRINGSHEIMS Beobachtung für *Sphaeria Seirpi* in eigenthümlicher Weise erfolgt, indem hier jeder Sporenschlauch, welcher 8 mehrzellige Sporen enthält, an seiner Spitze aufreißt, während aus der entstandenen Oeffnung ein innerer sehr zarter Schlauch, der sich

¹⁾ Herr CURRY hatte die Güte mir einige Exemplare dieses von ihm entdeckten und benannten Pilzes mitzutheilen. Bei Zusatz von Jodlösung färbt sich auch die Flüssigkeit um die schön dunkelblau gewordenen Sporen blau. HORMANN hat dagegen bei einer *Peziza vesicularis* an dem oberen Theil der Sporenschläuche eine blaue Färbung durch Jodlösung beobachtet. Bot. Zeitung 1856. p. 158.

in wenigen Secunden um das Dreifache der Länge des ursprünglichen Schlauches ausdehnt, hervortritt, aus dessen Spitze alsdann die Sporen einzeln nach einander hervorgeschleudert werden. Bei *Pilobolus crystallinus* trennt sich dagegen nach COHN das, einem Sporenschlauch entsprechende, Sporangium von seiner Stielzelle um mit ziemlich bedeutender Gewalt weit hinweggeschleudert zu werden.

Die Keimung der meisten Pilze ist sehr einfach und leicht zu beobachten, sie keimen in der Regel auf der Glastafel in feuchter, mäßig warmer Luft sehr bald, nicht selten schon nach wenig Stunden. Aus der einzelligen Spore tritt meistens nur ein Schlauch hervor, während bei den mehrzelligen Sporen in der Regel aus jeder Zelle ein Schlauch hervorbricht. Aus diesen Keimschläuchen bildet sich nun in der Regel unmittelbar das Mycelium, welches früher oder später in der ihm vorgeschriebenen Weise die Fortpflanzungszellen entwickelt; bei den Uredineen dagegen erzeugen nach TULASNE und CURREY die aus der Spore hervortretenden, aus Zellen bestehenden Keimschläuche durch Abschnürung secundäre Sporen (Taf. VI. Fig. 6); allein es ist noch fraglich, ob diese Erscheinung normal ist, oder ob sie durch die veränderte Lebensweise (die Keimung in Wasser) veranlaßt wurde. Die haarförmigen secundären Sporen der *Tilletia* vereinigen sich je zwei durch Copulation.

Aus dem Mycelium nun, das bei dem einen Pilz fast so aussieht wie bei dem andern, bilden sich darauf allmählig, nach der Art des vorhandenen Pilzes, die höheren oder niederen Formen mit den ihnen eigenthümlichen Fructificationen, doch hat, so viel mir bekannt ist, noch Niemand die Entwicklungsgeschichte eines Pilzes der höher organisirten Art, z. B. eines Bauch- oder Hutpilzes verfolgt, wir wissen darum nicht, ob, wie wahrscheinlich, schon eine einzige Spore zur Bildung eines vollkommenen Hutpilzes genügt, oder ob das Mycelium, aus dem, wie durch ROSSMANN und Andere bekannt ist, die einzelnen Hutpilze hervorgehen, nur aus mehreren oder vielen Sporen entstehen kann. Ich glaube, daß man hier das Mycelium mit dem Laube einer *Marchantia* vergleichen darf, auf welchem Knospen entstehen, aus denen der Fruchtstand hervorgeht, denn etwas anderes als ein Fruchtstand ist doch einmal der Hut des Pilzes nicht, will damit aber keineswegs das Mycelium als einen wahren Stamm und die Anfänge des Pilzhutes als wahre Knospen ansprechen. Ich glaube ferner, daß viele Sporen in einer gegebenen Zeit ein weit verbreitetes Mycelium, wenig

Sporen dagegen nur ein kleines Pilzlager bilden werden, und daß sich nach der Mächtigkeit des letzteren, nicht aber nach der Zahl der Sporen, aus denen es entstanden ist, die Zahl der auf ihm erscheinenden Fruchtstände (Hutpilze) richten wird.

Ob es einzellige Pilze giebt, wie einzellige Algen sicher bekannt sind, ist durch BAIL sehr zweifelhaft geworden; wenn nämlich der Gährungspilz keine selbstständige, in sich abgeschlossene Pflanze, sondern nur die sterile Form eines Pilzes ist, so läßt sich auch vermuthen, daß andere ihm ähnliche einzellige Pilzorganismen, z. B. die, ihrem wahren Verhältniß nach, so gut wie gar nicht näher bekannten *Aethalium*-Arten (Bd. 1. p. 159) ebenfalls nur bestimmte Zustände eines mehrere Phasen durchlaufenden Pilzes sind. Der *Pilobolus crystallinus* dagegen ist nach COHN eine typisch dreizellige Pflanze, welche aus drei, auch ihrem Werthe nach verschiedenen, Zellen besteht. Die untere, als Haftorgan dienende, mehrfach verzweigte Wurzelzelle, trägt eine mittlere, die Stielzelle, und auf dieser bildet sich eine obere Zelle, die zum Sporangium wird. Jede dieser drei Zellen hat hier eine andere Bedeutung. Die Stielzelle durchläuft in einem Tage ihre ganze Entwicklung, die Wurzelzelle dagegen ist ausdauernd, sie entwickelt durch Aussackung von Neuem Stiel- und Fruchtzellen.

• Selbst die niedrigsten Pilze scheinen nicht spontan zu entstehen. Neubildung von Hefe ohne Hefenzusatz erfolgt in der Würze nur, wenn der atmosphärischen Luft Zutritt zu derselben gestattet wird; in diesem Falle bleibt sie aber niemals aus. Es beginnt dann meistens der von unseren Brauern als wilde Gährung bezeichnete Proceß¹⁾. — In der Luft suspendirte Pilzkeime sind danach die Erzeuger der Hefenzellen. Da nun auch CIENKOWSKI die von ihm mitgetheilte höchst merkwürdige Thatsache, daß innerhalb einer um das Stärkmehlkorn entstandenen Hülle sich auf Kosten des letzteren bewegliche Schwärmsporen in Menge bilden und austreten²⁾, dadurch erklärt hat, daß die zuerst um das Stärkmehlkorn entstandene Hülle durch eine Schwärmspore, welche, gewissermaßen zerfließend, das Stärkekorn in sich aufnimmt, entsteht, wonach die im Innern dieser Hülle entstandenen Schwärmsporen nicht unmittelbar aus dem Stärkmehlkorn hervorgegangen, sondern gewisser-

¹⁾ BAIL in der Flora. 1857. p. 421.

²⁾ CIENKOWSKI, zur Genesis eines einzelligen Organismus. 1856. — Derselbe, Ueber meinen Beweis für die Generatio primaria. 1856. Beide Aufsätze in den Mélanges biologiques. Tom. II.

mafsen nur die Kinder jener ersten Schwärmspore sind, so hat mit dieser interessanten Beobachtung auch die Lehre von der Generatio spontanea in der Wissenschaft wieder allen Boden verloren.

Schon vor Jahren (1843) habe ich auf die Reduction des Quecksilberchlorürs (Calomel) durch einen Schimmelpilz aufmerksam gemacht, an dessen Fäden überall kleine Quecksilbertropfen hingen. Nach TRAUBE's neuesten Untersuchungen wirkt nun auch die Hefe stark desoxydirend. Ein von mir leider nicht näher untersuchter Schmarotzerpilz, welcher sich auf den jungen Blättern von *Prunus avium* angesiedelt und eine Kräuselung der von ihm befallenen Blätter veranlasst hatte, machte sich mir durch den sehr intensiven specifischen Bittermandelölgeruch bemerkbar, während die gesunden Blätter geruchlos waren. Es scheint danach als ob die Pilze einen sehr bestimmten chemischen Einflufs auf ihre unmittelbare Umgebung ausüben¹⁾, ja es scheint sogar, als wenn die chemische Action mit den verschiedenen Entwicklungsformen desselben Pilzes sich ändern könne, denn nur die Oidiumform des in der nafsfaulen Kartoffelknolle vorkommen-



den Fadenpilzes greift direct die Stärkemehlkörner an, sich Wege in dieselben bahnd (Fig. 175), während die Fusicporium-Form desselben Pilzes niemals direct das Stärkemehlkorn verzehrt. Dafs aber die Gegenwart eines Schmarotzerpilzes das Leben der Pflanzenzelle, in welcher er wuchert, wesentlich verändern kann, zeigt schon die übermäfsige Vergröfserung der von ihm occupirten Parenchymzellen bei *Orobanche ramosa* (p. 190) neben anderen nicht vom Pilz ergriffenen Zellen, welche ihre Stärkemehlkörner und ihre normale Gröfse behalten haben. Die Schmarotzerpilze werden demnach wahrscheinlich nicht allein durch Saftentziehung der Nährpflanze schädlich, sie wirken vielmehr auch chemisch verändernd auf ihre nächste Umgebung. Die Gährungspilze sind die niemals fehlenden Begleiter der Gährung²⁾.

Fig. 175. Ein von Pilzfäden (*Oidium violaceum*) angefressenes Stärkemehlkorn der nafsfaulen Kartoffel. (200 mal vergröfsert.)

¹⁾ Der Pilz mußte hier gleich dem Emulsin eine Zersetzung des im Blatte vorhandenen Amygdalins bewirkt haben.

²⁾ Zur Literatur über die Pilze:
DE BARY, die Brandpilze. Berlin 1853. — Ders., Entwicklung und Zusammenhang des *Aspergillus glaucus* mit *Errotium*. Bot. Zeit. 1854.
BONORDEN, Handbuch der allgemeinen Mykologie. Stuttgart 1851. — Ders., Entwicklung und Bau der *Spumaria alba*. Bot. Zeit. 1848. — Ders., über

Die Flechten (lichenes) müßten eigentlich mit den Pilzen vereinigt werden, denn es giebt kein durchgreifendes Merkmal, um sie zu unterscheiden. Selbst die von SCHLEIDEN vorgeschlagene Unter-

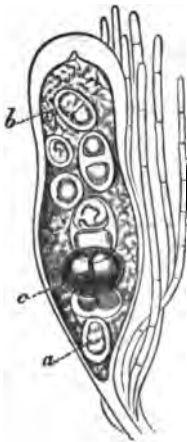
- verschiedene Pilzarten. Bot. Zeit. 1847. — Ders., Mykologische Beobachtungen. Bot. Zeit. 1851.
- BAIL, Was ist Rhizomorpha? Bot. Zeit. 1856. — Ders., über Hefc. Flora 1857. — Ders., Mykologische Berichte. Bot. Zeit. 1855.
- BRAUN, A., der Spelzenrost des Roggens. Bot. Zeit. 1846. — Ders., Bestätigung der Versuche von TULASNE über das Mutterkorn. Bot. Zeit. 1854. — Ders. mit CASPARY, Ueber einige neue Krankheiten der Pflanze. Berlin 1854.
- CASPARY, Kartoffelkrankheit. Bot. Zeit. 1855 u. 1857. — Ders., die Rhizomorphen. Bot. Zeit. 1856. — Ders., Ueber zweierlei und dreierlei Früchte einer Schimmelpflanze. Monatsbericht der B. Akademie. 1856.
- COHN, Entwicklungsgeschichte des *Pilobolus crystallinus*. Acta L. C. 1851.
- CURRY, F., a new species of *Peziza*. Linn. Society 1857. — Ders., Structure and physiology of certain fungi. Microscop journal V. — Ders., Spiral threads of the genus *trichia*. Microscop journal III. — Ders., Two new fungi. Microscop journal II. — Ders., Reproductive organs of certain fungi etc.
- FOCKE, die Krankheit der Kartoffeln. Bremen 1846.
- HARTING, Recherches sur la maladie de pommes de terre. Amsterdam 1846.
- HOFFMANN, Spermarien eines Fadenpilzes. Bot. Zeit. 1854. — Ders., Spermarien und Pollinarien bei *Agaricus*. Bot. Zeit. 1856.
- V. HOLLE, über den Kartoffelpilz. Bot. Zeit. 1858.
- KÜCHENMEISTER, die an dem Körper des Menschen vorkommenden pflanzlichen Parasiten. Leipzig 1855.
- KUHN, das Befallen des Rapses. Bot. Zeit. 1856.
- LEIDIG, Flora and Fauna, within living animals. Smithsonian Institution. Washington 1853.
- V. MARTIUS, die Kartoffelepidemie. München 1842.
- V. MOHL, die Traubenkrankheit. Bot. Zeit. 1852, 1853 u. 1854. — Ders., die Fleckenkrankheit der Maulbeerblätter durch *Septoria mori*. Bot. Zeit. 1854.
- MONTAGNE, zur Organographie und Physiologie der Schwämme. Prag 1844.
- MÜNTER, die Krankheit der Kartoffel. Berlin 1846.
- PAYER, Botanique cryptogamique. Paris 1850.
- PRINGSHEIM, das Austreten der Sporen von *Sphaeria Scirpi* aus ihrem Schlauche. PRINGSHEIMS Journal Bd. I.
- ROSSMANN, Entwicklungsgeschichte des *Phallus impudicus*. Bot. Zeit. 1853.
- SCHACHT, Reduction des Calomel durch Pilzbildung. WACKENRODERS Archiv der Pharmacie 1843, Bot. Zeit. 1844. p. 238. — Ders., Pilzfäden im Innern der Zellen und des Stärkemehlkorns. Monatsbericht der Berl. Akademie 1854. — Ders., die Kartoffelpflanze und ihre Krankheiten. Berlin 1856. — Ders., über die Weinkrankheit in seinem Bericht über Madeira und Tenerife. Berlin 1858.
- SCHMITZ, F., Beiträge zur Anatomie und Physiologie der Schwämme. Linnaea 1843.
- SPEERSCHNEIDER, die Ursache der Erkrankung der Kartoffelknolle. Bot. Zeit. 1857.
- TULASNE, Nouvelles Recherches sur l'appareil reproducteur des champignons. Annal des sciences 1853. — Ders., de organis apud *Discomycetes* propagationi inservientibus. — Ders., Quaedam de *Erysiphis* animadversionibus. Bot. Zeit. 1853. — Ders., Second mémoire sur les Uredinées et Ustilaginées. Annal des sciences 1854. — Ders., Observations sur l'organisation de Trémellinées. Annal des sciences 1853. — Ders., Mémoire sur l'ergot des glumacees. Annal des sciences 1853. — Ders., sur le champignon qui cause la maladie de vigne. Compt. rendus. 1853.
- UNGER, Pilz auf Nadelbälzern beobachtet. Bot. Zeit. 1847. — Ders., zur Kenntniss der bei der Kartoffelkrankheit vorkommenden Pilze. Bot. Zeit. 1847.

scheidung, nach welcher alle Gebilde mit Basidien Pilze, alle mit Asci versehenen Organismen dagegen Flechten sein sollten, ist, durch die neueren Untersuchungen über den Dimorphismus unhaltbar geworden. Das Mutterkorn, welches nach seinen Entwicklungsstadien beide Fructificationsformen trägt, mag hier als Beispiel dienen. Ebensowenig aber kann die Vergänglichkeit der Membran bei der Mehrzahl der Pilze und deren Dauerhaftigkeit bei den Flechten ein sicheres Unterscheidungsmerkmal geben, denn die Polyporus-Arten sind sehr dauerhafte Pilze. Auch die Lebensweise giebt kein Kennzeichen ab, denn häufig kommen auf demselben Baume viele Pilze und Flechten nebeneinander vor. Die Flechten aber, so wie sie gegenwärtig aufgefaßt werden, bilden nur eine, noch dazu, wie mir scheint, schlecht begrenzte, Gruppe der Pilze und will ich sie hier als solche näher beschreiben.

Die Fortpflanzung der Flechten.

§. 59. Unter allen Abtheilungen des Pflanzenreiches bieten wohl die Flechten, in Betreff ihres Baues, die wenigsten Verschiedenheiten. Ein aus vielfach verzweigten, unter sich verschlungenen Fäden bestehendes Lager (Thallus), dessen Gestalt und Farbe nach den Arten wechselt, trägt die Fruchtorgane, welche auf einem meistens schüsselförmigen Fruchtlager (Apothecium) gesellig nebeneinander stehen.

Fig. 176.



Das Fruchtlager entwickelt sich unter der dichter verfilzten und bei den meisten Arten braun gefärbten und verholzten äußeren Schicht (Rindenschicht) und durchbricht endlich dieselbe (Taf. VI. Fig. 3). Im ausgebildeten Zustande besteht es aus zarten gegliederten Fäden (den Paraphysen oder Saftfäden), zwischen denen keulenförmige Schläuche (Asci) liegen, in welchen sich durch freie Zellenbildung mehrere, bis acht Sporen, bilden (Fig. 176), die später an der Spitze des Schlauches, aus einer Oeffnung entlassen werden (Hagenia ciliaris). Die Sporenschläuche entstehen erst nach den Paraphysen, auch bilden sich fortwährend neue, so daß ein Fruchtlager in der Regel

Fig. 176. Der Sporenschlauch einer Flechte (*Hagenia ciliaris*) von Saftfäden umgeben. *a*, *b* u. *c* Sporen in verschiedener Entwicklung (400 mal vergrößert) im Innern des Sporenschlauchs.

alle Stadien ihrer Entwicklung, vom ersten Entstehen der Sporenschläuche bis zum Reifen der Sporen in ihnen darbietet. Die Sporenschläuche sowohl als die Saftfäden sind directe Verlängerungen der den Flechten-Thallus bildenden Fäden, welche sich unter dem Fruchtlager in der Regel dichter aneinanderdrängen und inniger verbinden und deshalb oftmals schwieriger zu unterscheiden und zu entwirren sind (Bd. 1. p. 174). Die Sporen selbst bestehen aus 1 (Usnea, Parmelia), 2 (Hagenia I, 33) und mehreren Zellen (Peltigera mit vierzelligen Sporen), welche unbeweglich sind und keimen. Außerdem kann sich die Flechte noch durch kugelige, mit Chlorophyll erfüllte Zellen (die Gonidien Bd. 1. p. 176), welche nach BAYERHOFFER und SPERSCHNEIDER durch Abschnürung aus dem Fadengewebe entstehen, fortpflanzen, indem auch die Gonidien, wie SPERSCHNEIDER nachgewiesen, zur Keimung gelangen und gleich der keimenden Sporen ein neues Flechtenlager bilden.

Man kennt danach bei den Flechten bis jetzt nur zweierlei Fortpflanzungszellen, nämlich: 1. Sporen, welche im Innern von Schläuchen entstehen (Thecasporen) und 2. Gonidien oder Brutzellen, welche sich durch Abschnürung aus dem Fadengewebe bilden, beide Arten der Fortpflanzungszellen sind bewegungslos.

Nun kommen aber auch bei den Flechten noch besondere Organe vor, welche den Spermogonien der Pilze ähnlich sind, und wie diese durch Abschnürung auf zarten Zellen entstandene, freie Körperchen entlassen. Genannte Organe erscheinen als kleine Erhebungen oder schwarze Punkte auf dem Flechten-Thallus.

Die schwarzen Punkte auf dem Thallus (Fadenlager) der Flechten, welche ITZIGSOHN für Antheridien erklärte, während man sie früher bald für parasitische Pilze, bald für verkümmerte Fructificationen ansah, und die schon A. v. HUMBOLDT in seiner Flora fribergensis abgebildet hat, sind nach TULASNE von den wirklichen Antheridien bei den Moosen und Lebermoosen himmelweit verschieden. Auch die Körperchen, welche aus ihnen hervorgehen, sind keine mit beweglichen Wimpern versehene umherschwärmende Gebilde, sondern kleine linienförmige Körper, welche entweder sehr kurz und schwach gebogen oder länger und alsdann stärker gekrümmt sind, und, wie alle kleine Körper, in Wasser zertheilt, Molecularbewegung zeigen. Der Behälter, in welchem sie sich bilden, ist eine in den Flechten-Thallus eingesenkte Höhle, deren Dasein eine kleine Erhebung verräth, oder wenn

sie bereits geöffnet ist, ein schwarzer Punkt bezeichnet. Die Wände dieser Höhle sind mit zarten einfachen oder verästelten Fäden ausgekleidet, die Körperchen aber entstehen einzeln oder zu zwei durch Abschnürung an der Spitze dieser Fäden; seltener bildet sich in der Höhle ein langer Faden, der in eine unbestimmte Zahl kleiner Körperchen zerfällt. Kaum $0^{\text{---}},001$ dick, misst deren Länge $0^{\text{---}},003$ bis $0^{\text{---}},030$. TULASNE nennt die Behälter Spermogonien, die Körperchen aber Spermastien. Das viel verbreitete und sehr häufige Vorkommen dieser Spermogonien auf dem Thallus der meisten Flechten und der Umstand, daß bei *Verrucaria* in dem eigentlichen Sporenlager (Apothecium) zu einer gewissen Periode dieselben Körperchen neben fruchtbaren Sporenschläuchen (Asci) vorkommen, sowie das Auftreten der Spermastien lange vor dem Erscheinen der Sporenschläuche, veranlaßt TULASNE, dieselben nicht für parasitische Pilze; vielmehr für zu den Flechten selbst gehörige Organe zu halten. Da sich aber die Spermastien ganz anders als die wirklichen Flechtensporen bilden, so kann TULASNE sie auch nicht für unentwickelte Sporen, ihrer Zartheit halber, aber ebensowenig für abgeschnürte Brutzellen halten; er vermuthet vielmehr, daß jene Punkte, nach der Ansicht von IRZIGSONN, wirklich die männlichen Geschlechtsorgane der Flechten vorstellen. SPEERSCHNEIDER dagegen, der bei *Hagenia ciliaris* und *Parmelia acetabulum* dieselben Gebilde studirte, hält sie für abortiv zu Grunde gehende Apothecien-Anfänge, was er durch vollständige Uebergangsstufen dieser Gebilde in Apothecien zu beweisen glaubt. Allein die gleich darauf folgende Bemerkung, daß zwischen Soredien (Spermogonien T.) und Apothecien ein gewisses wechselndes Verhältniß stattfindet, so daß sterile Flechten meistens Soredien in großer Menge tragen, während reichlich fructificirende Exemplare dieselben oftmals entbehren, scheint mehr für TULASNE's Ansicht zu sprechen. Ich selbst habe vor Jahren die Spermogonien der *Hagenia* untersucht und sie nach ihrem Bau von den ersten Anfängen eines Apothecium nicht unterscheiden können (Taf. VI. Fig. 1 u. 2); den Flechten, welche sie trugen, fehlten größtentheils die ausgebildeten Fruchtlager, der Thallus war mit kleinen schwarzen Punkten dicht übersät. — Die Spermastien von *Parmelia* messen nach SPEERSCHNEIDER $\frac{1}{200}$ L. und sind unbeweglich; was ich für dieselben Körper von *Hagenia*, die Molecularbewegung abgerechnet,

1) SPEERSCHNEIDER, Bot. Zeitung 1854. p. 491.

bestätigen muß. Die Bedeutung der Spermastien für die Flechten ist deshalb noch durchaus unklar und läßt sich bis jetzt nicht entscheiden, ob sie wirklich den Spermatozoïden der Algen entsprechen; daß sie aber den Spermastien der Pilze analog sind, unterliegt wohl keinem Zweifel. Man hat sie niemals keimen sehen.

Für die Pilze und Flechten ist danach die Frage der geschlechtlichen Zeugung noch nicht entschieden¹⁾.

Die Fortpflanzung der Algen.

a) Geschlechtliche Fortpflanzung.

§. 60. Während bei den Pilzen und Flechten die Frage über das Geschlecht noch keinesweges abgeschlossen ist, begegnen wir bei den Algen, welche sämtlich im Wasser leben, und von ihnen aufwärts durch alle Abtheilungen der Kryptogamen, einer Vermehrung durch geschlechtliche Zeugung, ja bei der Abtheilung der Algen ist gerade der Vorgang der letzteren in neuester Zeit, und zwar ganz besonders durch PRINGSHEIM, mit allen seinen Nebenumständen genauer und sicherer bekannt geworden, als wir denselben in irgend einer anderen Abtheilung des Pflanzenreiches kennen. — Bei der Vielgestaltigkeit der Algen ist nun der Zeugungsvorgang, zwar im Princip derselbe, doch in den Formen und in der Art des Vorkommens der Geschlechtsorgane sehr verschieden, auch ist die geschlechtliche Zeugung noch keinesweges für alle Gattungen der Algen bekannt. Außer ihr ist aber bei dieser Pflanzengruppe auch eine ungeschlechtliche Vermehrung durch meistens bewegliche Sporen und sich ablösende unbewegliche Zellen sehr verbreitet und darf man im Allgemeinen wohl annehmen, daß den Algen dreierlei Vermehrungsarten eigen sind, nämlich:

1. eine Vermehrung durch geschlechtliche Zeugung;

¹⁾ Zur Literatur über die Flechten und deren Fortpflanzung:

BAYERHOFFER, Einiges über Lichenen und deren Befruchtung. Bern 1851. —

Ders., Lichenologische Bemerkungen. Bot. Zeit. 1852. p. 241.

ITZIGSOHN, die Antheridien und Spermatozoen der Flechten. Bot. Zeit. 1850. p. 913. — Ders., Bestätigung der Spermatozoen bei Borrera. Bot. Zeit. 1851. p. 152.

SPEERSCHNEIDER, Entwicklungsgeschichte der Hagenia ciliaris. Bot. Zeit. 1853. —

Ders., über Usnea barbata, Parmelia Acetabulum, Hagenia ciliaris. Bot. Zeit. 1854. — Ders., über Ramalina ciliaris und deren Varietäten. Bot. Zeit. 1855.

— Ders., über Peltigera scutata. Bot. Zeit. 1857.

TULASNE, sur l'appareil reproducteur dans les Lichens et les champignons. Comptes rendus 1851. Wörtlich übersetzt in der Flora 1852: p. 49.

2. eine Vermehrung durch ungeschlechtliche bewegliche Sporen (durch Schwärmsporen);

3. eine Vermehrung durch sich von der Pflanze ablösende unbewegliche Zellen (durch Brutzellen).

Erst in der neuesten Zeit ist der Bau und die Lebensgeschichte der einfachsten, und darum gerade für die Physiologie der Gewächse so wichtigen, Pflanzen gründlich erforscht worden. Während man lange die Kryptogamen überhaupt für geschlechtlos ansah (SCHLEIDEN) oder bei den Pilzen und Algen oft die wunderbarste, durch nichts begründete, Hypothese über den Geschlechtsapparat und die Befruchtung aufstellte, wurde durch PRINGSHEIM im Jahre 1855 der Zeugungsact der *Vaucheria* so vollständig beobachtet und später durch andere Beispiele (*Oedogonium*, *Bulbochaete*, *Saprolegnia*, *Coleochaete* u. s. w.) so sicher begründet, daß seitdem der Streit über die Geschlechtlichkeit der Algen, sowie der Kryptogamen überhaupt, beendet ist.

Bei der *Vaucheria*, welche als einzelliger, verzweigter, grüner Algenfaden in unseren Gewässern vielfach vorkommt und deren Vermehrung durch ungeschlechtliche bewegliche Sporen (Schwärmsporen, Zoosporen) UNGER zuerst beobachtete, sind seit VAUCHER zweierlei Organe, welche neben einander als seitliche Ausstülpungen des Fadens auftreten, bekannt. Das Eine wurde das Hörnchen, das Andere die Spore genannt. VAUCHER hielt den grünen Inhalt, das Blattgrün, des Algenfadens überhaupt für den männlichen Samen, LINK und MEYEN dagegen sahen in den Hörnchen nur unvollkommene Aeste. NÄGELI spricht dieselben zuerst als zum Geschlechtsapparat gehörig an, er glaubt, daß sie sich mit dem anderen Organ, das man jetzt Sporenfrucht oder Sporenmutterzelle nennt, copuliren und daß ein Theil des Hörncheninhaltes in die letztere hinübertrete. Nach erfolgter Befruchtung soll sich alsdann das Hörnchen wieder von der Sporenmutterzelle trennen. Nach KARSTEN dagegen öffnen sich Hörnchen und Sporenmutterzelle und aus dem ersteren tritt ein Theil des Inhaltes als Blase in die Sporenmutterzelle hinüber oder vereinigt sich zum wenigsten mit derselben, so daß eine directe Vermischung des Inhaltes der Blase mit dem Inhalte der Sporenmutterzelle stattfinden kann.

Nach PRINGSHEIM¹⁾ ist nun der Vorgang der Befruchtung bei *Vaucheria* wörtlich folgender: »Beide Organe (das Hörnchen und die Sporen-

¹⁾ Monatsbericht der Berl. Akademie 1855. p. 5—10 des Separatabdruckes.

frucht) erheben sich papillenartig wie Aeste nicht weit von einander aus dem Schlauche und zwar gewöhnlich in der Folge, daß die Papille, die zum Hörnchen wird (Taf. VI. Fig. 7b.), früher sich bildet als diejenige, aus welcher die Spore (Sporenmutterzelle) (Taf. VI. Fig. 7a.) entsteht. Beide Papillen unterscheiden sich gleich von Anfang durch ihre Dimensionen so sehr, daß sie kaum mit einander verwechselt werden können. Die Papille, welche zum Hörnchen wird, verlängert sich bald in einen kurzen, cylindrischen, dünnen Ast, der zuerst senkrecht vom Schlauche in die Höhe wächst, dann sich umbiegt, dem Schlauche wieder entgegenwächst, sich oft noch ein zweites, ein drittes Mal umbiegt und so stets einen mehr oder weniger gekrümmten Ast darstellt, der oft schneckenartig mehrere Windungen bildet. — Zur Zeit, wenn die erste Krümmung des Hörnchens beginnt, entsteht gewöhnlich erst die Papille für die nebenstehende Sporenfrucht, doch ist dies sehr unbestimmt, indem diese bald viel früher, noch während das Hörnchen ganz gerade ist, bald viel später, nachdem das Hörnchen sich schon gekrümmt hat und fast zwei gleich lange Schenkel bildet, aus dem Schlauche hervorz wächst.

• Die zur Sporenfrucht bestimmte Papille schwillt nach und nach zu einem größeren seitlichen Auswuchs des Schlauches an, welcher die Breite des Hörnchens weit übertrifft, dagegen nur ungefähr die Länge des geraden Schenkels des Hörnchens besitzt (Taf. VI. Fig. 7). Dieser Anfangs nach allen Seiten symmetrische Auswuchs treibt zuletzt eine dem Hörnchen zugekehrte schnabelartige Verlängerung, den Schnabelfortsatz der Sporenfrucht, wodurch diese die ihr eigenthümliche, an die Form eines halb umgewendeten Pflanzeneies erinnernde, Gestalt erhält. Bis zu dieser Zeit ist sowohl das Hörnchen als die Sporenfrucht noch nicht durch eine Wand von dem Schlauche, der sie trägt, abgeschlossen. Die Höhlung des Hörnchens und die Höhlung der Sporenfrucht stehen also noch in vollkommener, ununterbrochener Continuität mit der Höhlung des Schlauches. Hörnchen und Sporenfrucht führen noch denselben Inhalt wie der Schlauch. Eine große Anzahl länglicher Chlorophyllkörner, deren Grundlage ein eiweißartiges Plasma — hier niemals Stärke — ist, und rundliche größere und kleinere Oeltropfen, bilden einen dichten inneren Wandüberzug des Schlauches, der Sporenfrucht und des Hörnchens. Zwischen diesem körnigen Wandüberzug und der eigentlichen dicken Zellstoffhaut liegt eine sehr dünne Schicht von farbloser Substanz, die ich (PRINGSHEIM)

als Hautschicht des Zellinhaltes bezeichnet habe. Die Sporenrucht zeichnet sich noch besonders dadurch aus, dafs in ihr die Oeltropfen sich in der grössten Menge sammeln und scheinbar ihre innere Höhlung ganz erfüllen.

»Auf dieser Entwicklungsstufe entsteht plötzlich an der Basis der Sporenrucht eine Scheidewand und von nun an ist die Sporenrucht eine selbstständige, von dem Schlauche getrennte, Zelle geworden. Noch bevor die Sporenrucht sich durch die Scheidewand vom Schlauche getrennt hat, bemerkt man an ihrer, dem Hörnchen zugekehrten, schnabelartigen, Verlängerung die langsame Ansammlung einer farblosen, sehr feinkörnigen Masse (PRINGSHEIM'S Hautschicht des Protoplasma Bd. I. p. 47); diese Ansammlung der Hautschicht an dem Schnabelfortsatz nimmt nach der Bildung der Scheidewand zwischen Sporenrucht und Schlauch immer mehr zu und durch sie wird nach und nach der übrige Inhalt der Sporenrucht, die Oeltropfen, das Chlorophyll und das Plasma, immer mehr nach der Rückseite und der Basis der Sporenrucht gedrängt. Während diese Erscheinungen in der Sporenrucht stattfinden, hat sich das Hörnchen gleichfalls in sehr bemerkenswerther Weise umgebildet. In seiner Spitze, die, so lange das Hörnchen wächst, sich nicht anders verhält als die Spitze wachsender, vegetativer Aeste der Vaucheria, hat sich nach und nach der Inhalt durch Verschwinden des Chlorophylls fast vollständig entfärbt, nur hier und da blieben noch einige Chlorophyllkörner zurück. So erscheint das Hörnchen an seiner Spitze nun gleichfalls wie die Sporenrucht, mit einer farblosen Substanz erfüllt, die jedoch nicht durch eine Ansammlung der Hautschicht an dieser Stelle, sondern offenbar durch eine stoffliche mit Form- und Farbenänderung verbundene Umwandlung des an der Spitze früher befindlichen Inhaltes gebildet wird. Dieser Unterschied der Bildungsweise der farblosen Substanz, die sich an der Spitze des Hörnchens und an der Spitze der Sporenrucht vorfindet, verdient wohl ins Auge behalten zu werden, sie steht mit der verschiedenen morphologischen Bestimmung dieser beiden Substanzen im wesentlichen Zusammenhange. Sobald der Inhalt der Spitze des Hörnchens farblos geworden ist, erscheint er von einer sehr feinkörnigen, granulösen, schleimigen Substanz gebildet, die noch keine deutliche Einsicht in ihre Gestaltungen gestattet. Nun, nachdem die Umwandlung des Inhaltes erfolgt ist, scheidet sich plötzlich die Spitze des Hörnchens, soweit sie farblos geworden ist, von dem unteren noch

grünen Theil durch eine Scheidewand ab und gestaltet sich so zu einer besonderen, von dem Schlauche und dem mit diesem in Verbindung stehenden Basaltheil des Hörnchens getrennten Zelle (Taf. VI. Fig. 7b.). Hier entsteht also die Scheidewand nicht an der Basis, wie bei der Sporenfrucht (Taf. VI. Fig. 8), sondern in der Mitte des Hörnchens selbst. Die Stelle, wo die Scheidewand entsteht, ist ziemlich unbestimmt. «

»Nach der Bildung der Scheidewand im Hörnchen nimmt allmählig der farblose Schleim in seiner Spitze eine bestimmtere Gestalt an und man erkennt nun leicht eine große Anzahl in verschiedener Stellung neben und über einander liegender ganz farbloser kleiner Stäbchen, die noch hier und da von gestaltlosem Schleim umgeben, gleichsam in ihm eingebettet sind. Dem aufmerksamen Beobachter wird auch die undeutliche Bewegung nicht entgehen, welche einzeln diese Stäbchen schon jetzt zeigen und die ihre Bestimmung im voraus ahnen läßt. «

»Diese Ausbildung der Hörnchen fällt der Zeit nach zusammen mit derjenigen Entwicklungsstufe der Sporenfrucht, auf welcher die Ansammlung der Hautschicht vor dem Schnabelfortsatz bereits den höchsten Grad erreicht hat und dieser Zustand beider geht dem Befruchtungsacte vorher. Indem nämlich durch die vor dem Schnabelfortsatz sich fortwährend vermehrende Hautschicht der Druck innerhalb der Sporenfrucht auf die Wand und namentlich in der Richtung des Schnabels immer stärker wird, wird endlich die Membran gerade am Schnabelfortsatz durchrissen und die Hautschicht fließt zum Theil aus dem geöffneten Fortsatz hervor (Taf. VI. Fig. 8). Der nach Außen gedrängene Theil der Hautschicht reißt sich unter all den Erscheinungen, welche die langsame Trennung einer schleimigen Masse in zwei Theile begleiten und die hier mit größter Evidenz den Mangel einer den herausfließenden Inhalt umgebenden Membran nachweisen, von dem im Innern der Sporenfrucht zurückbleibenden Theile der Hautschicht ab und gestaltet sich zu einem schleimigen Tropfen, der in der Nähe der Oeffnung der Sporenfrucht liegen bleibt und ohne sich irgendwie zu organisiren, unter mannigfachen Erscheinungen der Wasseraufnahme und der Zersetzung zu Grunde geht. Die Ansammlung der Hautschicht im Innern der Sporenfrucht an dem Schnabelfortsatz und das Hervortreten eines Theils desselben ist nur der Mechanismus, durch welchen die für den Eintritt der Spermatozoiden

bestimmte Oeffnung der Sporenfrucht gebildet wird. Denn stets unmittelbar nachdem die Oeffnung der Sporenfrucht entstanden ist, in wunderbarer Coincidenz mit dem Durchbrechen der Hautschicht durch den Schnabelfortsatz, öffnet sich das Hörnchen an seiner Spitze und ergießt seinen Inhalt nach Außen (Taf. VI. Fig. 10 b.). Unzählige, äußerst kleine, stabförmige Körperchen, meist schon völlig isolirt, viele im Augenblicke der Oeffnung des Hörnchens noch in dem Schleim, in dem sie entstanden, eingebettet, treten auf einmal durch die Oeffnung des Hörnchens hervor. Die bereits isolirten entschlüpfen mit ungemein rascher Bewegung nach allen Richtungen, die im Schleim eingebetteten machen sich erst später nach und nach los und folgen mit gleicher Schnelligkeit den ersten. Bald ist das Gesichtsfeld mit den beweglichen Stäbchen bedeckt. In großer Anzahl, zu 20 — 30 und mehr, dringen sie in die nahe Oeffnung der Sporenfrucht hinein, die sie fast völlig erfüllen (Taf. VI. Fig. 9). Sie treten an die im Innern der Sporenfrucht zurückgebliebene Hautschicht heran; diese, noch sichtbar ohne jede feste membranartige Umgrenzung, setzt in Folge ihrer zäh-schleimigen Consistenz ihrem weiteren Eindringen in die Sporenfrucht ein solides Hinderniß entgegen. Länger als eine halbe Stunde dauert nun fortwährend dieses Herandrängen jener beweglichen, stabförmigen Körper an die Hautschicht; an ihrer äußeren Begrenzung anprallend, weichen sie zurück, drängen sich wieder heran, weichen wieder zurück und so wiederholt sich in ununterbrochener Aufeinanderfolge ihr Herandrängen und Zurückweichen: ein wundervolles Spiel für den Beobachter. Nachdem dies Spiel einige Zeit gewährt hat, entsteht plötzlich eine scharfe Umgrenzungslinie an der äußeren Begrenzung der Hautschicht (Taf. VI. Fig. 10 a.), die erste Andeutung einer sich bildenden Haut um den vorher noch membranlosen Inhalt der Sporenfrucht. Von diesem Augenblicke an sind die beweglichen Körperchen von der Hautschicht durch eine ihre weitere Einwirkung auf den Inhalt hindernde Membran getrennt. Sie fahren zwar noch fort sich in dem Schnabelfortsatz hin und her zu bewegen und diese Bewegung dauert oft noch stundenlang, allein sie gehen endlich in dem Schnabelfortsatz selbst zu Grunde, indem ihre Bewegung immer langsamer wird und zuletzt ganz aufhört. Noch mehrere Stunden, nachdem der Befruchtungsvorgang längst vorüber ist, findet man die zur Ruhe gekommenen erstorbenen Körperchen in dem Schnabelfortsatz vor der im Innern der Sporenfrucht gebildeten Spore liegen, bis endlich nach ihrer völ-

ligen Auflösung jede Spur von ihnen verschwunden ist. — Man ist im Stande mit der größten Schärfe das Andringen jener beweglichen Fäden, der Spermatozoiden der *Vaucheria*, in die Oeffnung des Schnabelfortsatzes, sowie ihre fortwährenden Bemühungen an die Hautschicht sich heranzudrängen, die völlig den Anschein gewähren, als wollten sie in dieselbe hineindringen, genau zu verfolgen. Einige Male sah ich (PRINGSHEIM) auch, nachdem die Spermatozoiden schon einige Zeit in die Sporenfrucht eingedrungen waren, mit aller Bestimmtheit das plötzliche Auftreten eines größeren farblosen Körperchens unmittelbar an der Grenze, aber schon innerhalb der Hautschicht. Von diesem Körperchen ist früher niemals eine Spur in der Hautschicht bemerkbar. Sein plötzliches Auftreten nach der Befruchtung, seine peripherische Lage in der Hautschicht, seine Consistenz und sein Aussehn lassen kaum noch einen Zweifel darüber, daß dieses Körperchen von einem eingedrungenen Spermatozoid herrührt.*

Die Spermatozoiden der *Vaucheria* erscheinen nach PRINGSHEIM während der Bewegung als längliche, schmale Stäbchen; durch Jod getödtet, erschienen diejenigen von ihnen, welche nach langem Umher-schwärmen im Wasser endlich zu Grunde gingen, als kleine helle Bläschen $\frac{1}{100}$ “ groß mit einem dunklen Punkt und zwei Cilien, einer langen und einer kurzen, versehen (Taf. VI. Fig. 11).

Die Hörnchen der *Vaucheria* sind demnach das männliche Organ, die Antheridie; die Sporenfrucht dagegen ist das weibliche Organ dieser Pflanze. Der vor der Befruchtung von keiner festen Membran umgrenzte Inhalt des letzteren wird durch die Spermatozoiden, welche in denselben eindringen, befruchtet. Die Bildung einer festen Membran um diesen Inhalt, welcher dadurch zur Embryonalzelle der Pflanze wird, ist das erste Kennzeichen der Befruchtung (Taf. VI. Fig. 12 a).

Für die Beobachtung des wirklichen Eindringens der Spermatozoiden in die Plasmamasse der Sporenfrucht ungleich günstiger ist die gleichfalls von PRINGSHEIM¹⁾ zuerst nachgewiesene Befruchtung des Oedogonium. Bei dieser Alge, deren Fäden aus einer Reihe von Zellen bestehen, die sich in einer eigenthümlichen Weise, mit ringförmiger Zerreiſung der Mutterzellenwand, durch Theilung vermehren (Bd. 1. p. 187), kann man 3 Arten von Zellen unterscheiden: 1. die gewöhnlichen vegetativen Zellen, welche den Körper dieser Pflanze aufbauen,

¹⁾ Monatsbericht der Berliner Akademie 1856.

und in welchen nach THURET, A. BRAUN UND Anderen auf ungeschlechtlichem Wege eine einzige mit einem vollen Wimperkranz an ihrem Vorderende versehene Schwärmspore entsteht, welche unter günstigen Verhältnissen nach kurzem Umherschwärmen keimt. 2. einzeln oder zu mehreren neben einander auftretende, größere, meist stark angeschwollene Zellen, in welchen sich die ruhende Spore bildet und die den weiblichen Geschlechtsapparat der Pflanze vorstellen. 3. Zellen, welche viel kürzer als die vegetativen Zellen sind und meistens zu mehreren über einander, entweder mit dem weiblichen Organ an derselben Pflanze oder getrennt auf besonderen Exemplaren vorkommen, und welche entweder unmittelbar, oder erst mittelbar, nach Hervorbringung einer selbstständigen, den Mutterfaden verlassenden, Zwischenbildung, diejenigen Zellen erzeugen, in deren Innern der Samenkörper oder das Spermatozoid entsteht.

Bei *Oedogonium ciliatum* erscheinen die kleinen Zellen, welche erst den männlichen Geschlechtsapparat erzeugen sollen, gewöhnlich im oberen Theile des Fadens, zwischen der endständigen Borstenzelle und dem obersten weiblichen Geschlechtsorgan. Zur Zeit der Geschlechtsreife entsteht in jeder dieser Zellen aus ihrem ganzen Inhalt eine einzige Schwärmspore, welche sich nur durch ihre viel geringere Größe von der keimfähigen Schwärmspore unterscheidet und die als Microgonidie schon länger bekannt war, deren Keimung aber THURET zuerst beobachtet hat (Taf. VI. Fig. 15 x.). Diese kleinen Schwärmsporen schwärmen eine Zeit lang und setzen sich darauf auf oder in der Nähe des weiblichen Apparates ihrer Pflanze fest und wachsen, während der Inhalt der Sporenfrucht ein mehr körniges Ansehen gewinnt, zu kleinen wenigzelligen Pflanzen heran (Taf. VI. Fig. 14 c.), welche PRINGSHEIM die Männchen genannt hat und die schon BRAUN als Zwergpflanzen kannte. Bei *Oedogonium ciliatum* bestehen dieselben aus einer Chlorophyll führenden Fußzelle, welche ein zweizelliges fast farbloses Organ, das Antheridium, trägt. Die Spore, aus welcher das Männchen hervorgeht, wird von PRINGSHEIM Androspore genannt.

Aus der sich festsetzenden Androspore entsteht das Antheridium als die obere, der Fuß des Männchens als die untere Tochterzelle, nach der bei *Oedogonium* eigenthümlichen Weise der Zellentheilung. Das bei seiner Bildung einzellige Antheridium theilt sich darauf noch einmal durch eine horizontale Scheidewand in zwei Tochterzellen, die Specialmutterzellen des Samenkörpers bilden sich aber, auffallender

Weise, ohne Aufbrechen der Mutterzellenmembran. Dieselbe sonst nicht vorkommende Ausnahme kehrt auch bei denjenigen Oedogonium-Arten wieder, wo das Antheridium unmittelbar aus den kleinen Zellen des Algenfadens, ohne Bildung des Männchens, entsteht.

In jeder Specialmutterzelle bildet sich darauf ein einziger Samenkörper; das Männchen von *Oedogonium ciliatum*, dessen Antheridie nur aus zwei Zellen besteht, erzeugt deshalb auch nur zwei Samenkörper. Wenn die letzteren fertig sind, so drückt der obere Samenkörper etwas gegen den Deckel des Antheridiums, denselben etwas in die Höhe hebend. So verbleibt der Deckel oft mehrere Stunden, bis die Membran des weiblichen Organes plötzlich wenig unterhalb seiner Spitze wie mit einem Deckel aufbricht, worauf eine unmittelbar unter der entstandenen Oeffnung liegende, Schleimschicht hervortritt und sich unter den Augen des Beobachters zu einem festen, von einer farblosen Membran gebildeten, Schlauche (dem Befruchtungsschlauche) ausbildet; welcher seitlich einem Männchen zugeneigt eine deutliche und große Oeffnung besitzt (Taf. VI. Fig. 14, 16 u. 17), während sich gleichzeitig der bis dahin der Wand genau anliegende Inhalt von ihr zurtückzieht und sich zu einer einzigen, großen, frei in der Höhle des weiblichen Geschlechtsorganes liegenden Kugel (der Befruchtungskugel) zusammensieht, deren oberer der Oeffnung zugewandter Theil aus einer farblosen Schleimmasse besteht. In diesem Momente, welcher dem Acte der Zeugung unmittelbar vorangeht, bricht der Deckel des Antheridiums völlig auf und der oberste, keilförmig gestaltete, vorn etwas zugespitzte, mit mehreren Wimpern versehene, Samenkörper tritt, mit eigener Bewegung begabt, hervor. Er dringt bei normaler Befruchtung nach sehr kurzem Umherirren durch die Oeffnung des Befruchtungsschlaches in das weibliche Geschlechtsorgan hinein. Mit der Spitze voran nähert er sich dem farblosen Vordertheil der Befruchtungskugel (Taf. VI. Fig. 16).

*) Nichts stört die Beobachtung des Augenblickes der Berührung beider Zeugungsmassen. Die glashelle, farblose und dünne Membran des Befruchtungsschlaches und des weiblichen Geschlechtsorganes, welche vollkommen durchsichtig sind, die bedeutende Größe des Samenkörpers und seine eigenthümliche durch die grünen Körner seines Inhaltes noch leichter erkennbare Gestalt, ferner die Farblosigkeit des

1) p. 9 des Separatabdruckes.

anderen Theiles der Befruchtungskugel, endlich der Umstand, daß nur ein einziger Samenkörper sich langsam der zu befruchtenden Masse nähert, alle diese Verhältnisse stellen in ihrer Vereinigung die günstigsten Bedingungen für die Beobachtung dar. •

•Einen Augenblick, nachdem der Samenkörper die Befruchtungskugel berührt hat, erblickt man ihn noch in seiner vollkommenen, unveränderten Gestalt mit der Spitze an dem Umfang der Befruchtungskugel hin- und hertastend. Aber schon im nächsten Moment sieht man, wie der Samenkörper, unter Aufgabe seiner Gestalt, gleichsam berstend, von der Befruchtungskugel aufgenommen wird und seine Masse unmittelbar sich mit der Masse der Befruchtungskugel vereinigt. Nach diesem fast momentanen Acte der Befruchtung bleibt gar keine Spur des Samenkörpers außerhalb der Befruchtungskugel zurück, weder Reste einer Membran, die auch früher nicht unmittelbar sichtbar war und auch durch Reagentien nicht darstellbar ist, noch Reste seines Inhaltes. Dagegen sieht man im Innern der vorderen Schleimpartie der Befruchtungskugel, welche vor der Befruchtung nur aus einer ganz feinkörnigen, sehr schwach gelblich schimmernden Schleimmasse bestand, jetzt einige größere grünliche Körner, die unzweifelhaft dem früheren Inhalt des Samenkörpers angehörten. •

•Kurz nach der Befruchtung zeigt die Befruchtungskugel eine nach und nach immer schärfere Umgrenzung und endlich eine deutlich von zwei Conturen gebildete Membran an ihrem Umfange (Taf. VI, Fig. 17). • Die Befruchtungskugel ist nunmehr zur ersten Zelle eines neuen Organismus, die als ruhende Spore des Oedogoniums bekannt war und durch welche diese Pflanze überwintert, geworden.

Bei denjenigen Oedogonium-Arten, wo die Befruchtungskörper unmittelbar aus den kleinen Zellen entstehen und wo deshalb keine Männchen vorkommen, gelangen die austretenden Samenkörper durch eine seitlich entstandene Oeffnung des weiblichen Geschlechtsorgans an und in die Befruchtungskugel. — Das Vorkommen oder Fehlen der Männchen ist neben anderen Verschiedenheiten von PRINGSHEIM mit zur systematischen Eintheilung der an Arten so reichen Gattungen Oedogonium und Bulbochaete verwendet worden.

Ein drittes gleichfalls durch PRINGSHEIM¹⁾ aufgefundenes Beispiel der Algen-Befruchtung verdient, einiger Nebenumstände halber, noch

¹⁾ Monatsbericht der Berliner Akademie 1857 und PRINGSHEIMS Jahrbücher Bd. I. p. 289—305.

kurzer Erwähnung. Bei den Saprolegnien (*Saprolegnia*, *Achlya*, *Pythium*), kleinen auf im Wasser verwesenden Thieren, Fliegen u. s. w., lebenden Algen sind schon lange durch verschiedene Forscher aufser den Schläuchen, welche keimfähige Schwärmsporen entlassen, noch gröfsere, kugelförmige Zellen bekannt, deren Membran runde, wirkliche Löcher besitzt, und die gleichfalls keimfähige aber unbewegliche und viel gröfsere Sporen bilden. Dagegen waren kleinere nicht keimfähige Sporen, sogenannte *Microgonidien*, bisher für *Saprolegnia* unbekannt geblieben.

PRINGSHEIM hat nun gezeigt, dafs diese grofsen runden Zellen mit Oeffnungen in der sich durch Jod- und Schwefelsäure blaufärbenden Membran die weiblichen Geschlechtsorgane der Saprolegnien sind, die er deshalb *Oogonien*, die in ihnen entstehenden kugeligen Sporen aber *Oosporen* nennt. Während der Bildung der Oogonien entstehen nun, entweder aus dem Stiel der letzteren selbst oder doch in dessen Nähe, Seitenäste der *Saprolegnia*, welche sich an das Oogonium legen. Die Enden dieser Seitenäste, die sich unterdeß mit Inhalt stärker erfüllt haben, werden darauf, gleich dem Hörnchen der *Vaucheria*, durch eine wagerechte Scheidewand abgeschlossen und man sieht, dafs selbige an denjenigen Orten liegen, wo etwas später durch Resorption die schon vorhin erwähnten Löcher in der Wand des Oogoniums entstehen. Der ursprünglich körnig homogene Inhalt des letzteren hat sich derweilen in zahlreiche Befruchtungskugeln umgestaltet; die den Löchern der Wand aufliegenden Antheridien entsenden aber schlauchförmige Fortsätze ins Innere des Oogoniums, welche tief bis zu den Befruchtungskugeln vordringen, sich hier öffnen und ihren Inhalt zwischen denselben ergiefsen (Taf. VI. Fig. 20). Die Antheridien enthalten sehr kleine, $\frac{1}{500}$ millim. messende, Körperchen, die Samenkörper, deren Gestalt und Bewegung PRINGSHEIM, wegen der obwaltenden Schwierigkeit, hier nicht so genau als bei *Vaucheria* und *Oedogonium* wahrnehmen konnte; dagegen überzeugte er sich auch hier von dem Eindringen derselben in die Befruchtungskugeln, welche hier ebenfalls erst nach erfolgter Befruchtung eine feste Membran erhalten und zu Oosporen, d. h. zu den ausdauernden Fortpflanzungszellen dieser Pflanzen werden.

Während bei *Saprolegnia* und *Achlya* zahlreiche Oosporen im Oogonium entstehen, bildet sich bei dem parasitischen *Pythium*, wie bei *Vaucheria* und *Oedogonium*, nur eine einzige Oospore. Die Schlauch-

bildung des Antheridiums der Saprolegnien erinnert an den Pollenschlauch der Phanerogamen, von dem bei der phanerogamen Befruchtung die Rede sein wird. Die Befruchtungskugel aber, welche erst nach der Befruchtung zur Embryonalzelle wird, findet in der Protoplasmakugel des Keimkörperchens der Phanerogamen, welche, wie HENRY und ich nachgewiesen haben, erst durch die Befruchtung eine Membran erhält und so zur ersten Zelle des Keims wird, ihr Analogon.

PRINGSHEIM¹⁾, hat demnach, namentlich durch die 3 mitgetheilten Untersuchungen, den Beweis geliefert:

1. »Dafs im Zeugungsacte eine materielle Vermischung der ganzen Masse, aus welcher der Samenkörper besteht, und der im weiblichen Geschlechtsorgan gebildeten noch nackten Befruchtungskugel stattfindet.«

2. »Dafs die erste Zelle des neuen Organismus in dem weiblichen Geschlechtsorgan nicht bereits fertig präexistirt, sondern erst das Resultat der Zeugung ist.«

3. »Dafs die Samenkörper nicht einen morphologisch bestimmten Theil der neuen Zelle — etwa den Zellkern — bilden, sondern in ihrer Gestalt völlig aufgehen und daher nur durch ihre Masse wirken können.«

4. »Dafs ein einziger Samenkörper (bei Oedogonium) zur Ausübung des Geschlechtsactes genügt.«

Durch THURER'S schöne Untersuchungen über die Fucaceen war die Geschlechtlichkeit der Algen schon länger sehr wahrscheinlich gemacht; derselbe hatte nämlich (1853) beobachtet, dafs die in besonderen Höhlen des Laubes dieser Algen zwischen gegliederten Fäden (Paraphysen) im Innern wasserheller Schläuche entstandenen unbeweglichen Sporen nur unter dem Zutritt sehr kleiner, mit zwei Wimpern versehener Schwärmsporen zu keimen vermögen²⁾, was später durch PRINGSHEIM bestätigt wurde. Diese kleinen Schwärmsporen aber, welche selbst niemals keimen, entwickeln sich nach THURER, DEBÉ'S und SOLIGN, dergleichen nach PRINGSHEIM und Anderen bei den Fucaceen in den Endzellen der Paraphysen, entweder neben den Sporenschläuchen in den in das Laub eingesenkten Fruchthöhlen (Conceptacula), bei *Fucus platycarpus*, *Halidrys siliquosa*, oder sie kommen in besonderen männ-

¹⁾ Monatsbericht der Berliner Akademie 1856 p. 10.

²⁾ Sur la fécondation des fucacées. Mémoire de la société de Cherbourg 1853.

lichen Conceptaculis auf besonderen männlichen Pflanzen vor, bei *Fucus vesiculosus*, *F. ceranoides*, *F. serratus*, oder sie stehen endlich frei auf besonderen, oftmals schon ziemlich baumartig verzweigten Aesten (*Cutleria*, *Callithamnion*, *Griffithia* u. s. w.). Die Zellenschläuche, in welchen sich diese kleinen Befruchtungskörper bilden, nennt THURÉT Antheridien, die Befruchtungskörper selbst bezeichnet er als Antherozoiden.

Diese Antherozoiden (Befruchtungskörper, Spermatozoiden) der Algen sind im Allgemeinen sehr kleine runde oder längliche Körperchen mit einem dunkleren, seitlich gelegenen Flecken und zwei Wimpern, von ungleicher Länge. Bei den Fucaceen entstehen sehr viele Antherozoiden in einer nicht getheilten Schlauchzelle, welche sich später an ihrer Spitze öffnet und dieselben entläßt; bei *Cutleria* dagegen ist die Antheridie durch sehr regelmäßig gestellte Scheidewände in viele Theile getheilt. Die freigewordenen Antherozoiden tummeln sich, den Schwärmsporen ähnlich, im Wasser umher, keimen aber niemals. Bei den Florideen erscheinen die Antheridien immer auf besonderen Individuen, entweder als freie Anhäufungen kleiner farbloser Zellen oder (bei *Polysiphonia*) als zartwandiger Schlauch, der solche Zellen umschließt u. s. w. Die Antherozoiden der Florideen sind ohne Wimpern und unbeweglich. — Die Antheridien der *Griffithia* und des *Callithamnion* erinnern an die ebenfalls baumartig verzweigten Spermogonien einiger Pilze (*Peziza*, *Tympanis* p. 186), deren Spermation gleichfalls bewegungslos sind. THURÉT konnte das Eindringen der Antherozoiden in die jungfräulichen Sporen nicht wahrnehmen, PRINGSHEIM dagegen beobachtete kleine dunkle Punkte im Innern der befruchteten *Fucus*-Sporen, welche er für die dunklen Flecken eingedrungener Antherozoiden hält, da sie bei jungfräulichen Sporen nicht gesehen werden. Auch COHN¹⁾ konnte sich bei *Sphaeroplea* von dem Eindringen der Samenkörper (Antherozoiden) nicht überzeugen, glaubt vielmehr, „dafs ein Theil ihrer Substanz von der Befruchtungskugel endosmotisch aufgesogen werde.“ Da aber PRINGSHEIM den Befruchtungsvorgang bei *Vaucheria* und *Oedogonium* nicht allein gesehen, sondern denselben auch urtheilsfähigen Beobachtern (PFLÜCKER u. A.) gezeigt hat und auch diese sich von dem wirklichen Eindringen der Samenkörper in die Befruchtungskugel überzeugt haben, desgleichen

¹⁾ Monatsbericht der Berliner Akademie 1855.

SCHENK¹⁾ PRINGSHEIMS Untersuchungen bestätigt hat, so scheint mir aus dem von THURET und COHN erhobenen Widerspruch nur hervorzugehen, daß nicht alle Algen dieser Beobachtung in gleichem Grade günstig sind.

Obschon nun bis jetzt der Befruchtungsact selbst erst bei verhältnißmäßig wenig Algen unzweifelhaft nachgewiesen ist, in diesem Falle aber durch ihn immer die ruhende Spore entsteht, durch welche die Pflanze entweder überwintert, oder doch für längere Zeit in einen Zustand der Ruhe verbleibt, wodurch die Pflanze für günstigere Verhältnisse erhalten wird, so läßt sich wohl annehmen, daß auch in anderen Fällen die ruhenden Sporen der Algen durch geschlechtliche Zeugung entstehen mögen. Da wir jetzt ferner die Befruchtungskörper (Antherozoiden) als kleine mit Wimpern versehene bewegliche Körper kennen, so läßt sich gleichfalls vermuthen, daß diejenigen sehr kleinen Schwärmsporen überhaupt, welche nur unter gewissen Umständen entstehen und niemals keimen, aber sogar für die einfachsten Formen (Chlamidococcus, Stephanosphaera u. s. w.) bekannt sind und von A. BRAUN Microgonidien genannt wurden, das männliche Geschlecht vertreten und demnach wahrscheinlich Antherozoiden sind; welche Entscheidung freilich der directen Beobachtung allein vorbehalten bleibt.

Während die ruhenden Sporen der Vaucheria, Oedogonium und Saprolegnia-Arten, desgleichen die gleichfalls unbeweglichen Sporen der Fucaceen durch eine Befruchtung mittelst beweglicher Samenkörper entstehen, bildet sich die ruhende Spore der Spirogyren durch Copulation mit Vermischung des Inhaltes zweier Zellen und hat man in diesen Vorgang, vielleicht nicht mit Unrecht, einen geschlechtlichen Act vermuthet. ARRSCHOU hat sogar das Eindringen einer in dem einen Faden neu entstandenen Zelle in die ebenfalls jugendliche Zelle des anderen Fadens zu sehen geglaubt, etwa so, wie man sich früher das Eindringen des Pollenschlauches in die Membran des Embryosackes zum Zwecke der Befruchtung dachte. Nach PRINGSHEIM dagegen vermischen sich die Copulationsmassen der beiden Fäden zu einer Zeit, wo ihre Hautschicht noch keine feste Consistenz angenommen hat. Da nun aber bei Chlamidococcus und anderen einzelligen Algen die Schwärmspore selbst nach längerer Wanderung zuletzt in einen ruhenden Zustand übergeht und in solchem unter ungünstigen Verhältnissen Jahre lang verbleiben kann, ohne ihre Keimkraft zu ver-

¹⁾ SCHENK, Algeologische Mittheilungen. Verhandl. der physikal.-medizinischen Gesellschaft zu Würzburg. Bd. VIII. u. IX.

heren, sich ausserdem, wie COHN¹⁾ und CIENKOWSKY²⁾ nachgewiesen haben, einige einzellige Algen, den Infusorien ähnlich, unter bestimmten Verhältnissen mit einer dicken Membran umkleiden, encystiren und dadurch ebenfalls in einen ruhenden Zustand versetzt werden, so ist wenigstens die Bildung ruhender Sporen noch immer kein Beweis für die Geschlechtlichkeit. Die nothwendige Vermischung der beiden Copulationsmassen zur Bildung der ruhenden Spore der Spirogyra könnte dagegen immerhin als eine modificirte Form des Zeugungsactes angesprochen werden, zumal da die Copulation auch bei den Desmidiaceen und für die Pilze bei *Syzygites* wiederkehrt (Bd. 1. p. 186).

Die ruhenden Sporen der *Vaucheria*, des *Pythium* und der *Spirogyra*, desgleichen der *Fuocoideen* keimen nach längerer Ruhe unmittelbar, in den Oosporen der *Oedogonium* und *Bulbochaete*-Arten entwickeln sich dagegen nach längerer Ruhe vier mit einem Wimperkranz versehene Schwärmsporen, welche nach beendeter Wanderung zu keimen beginnen. Interessant ist noch der ebenfalls von PRINGSHEIM beobachtete Vorgang bei *Colochoaete*, wo das weibliche Organ nach der Befruchtung durch seine Nachbarzellen eine Berindung erhält, wie dies beim weiblichen Organ der *Characeen* in ähnlicher Weise der Fall ist. Im Innern der grossen herindeten Zelle aber entsteht ein parenchymatisches Gewebe und in jeder Zelle desselben bildet sich ein Schwärmsaden, so dass hier das Verhältniss der Laub- und Lebermoose, wo durch die Befruchtung eine Sporenrucht entsteht, wiederkehrt. Einige Arten der *Colochoaete* haben Androsporen, andere dagegen bilden unmittelbar die Befruchtungskörper; sie gleichen hierin den *Oedogonien*.

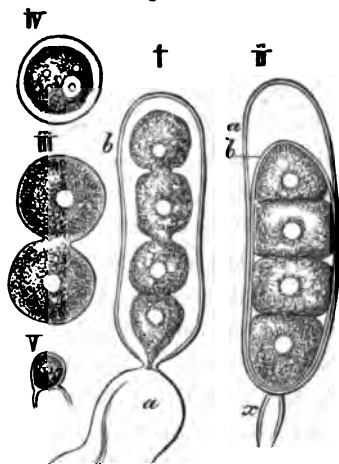
Bei *Corallina* und den ihr verwandten Gattungen sind zweierlei Fruchtarten, sogenannte Vierlingsfrüchte und Kapsel Früchte bekannt. Ich habe auf Madeira nur die ersteren gefunden. Dieselben erscheinen bei *Corallina officinalis* meistens als Endglieder, aber auch, wenn gleich seltener, in den Mittelgliedern eines *Corallina*-Stammes. Es sind Höhlen, mit einer kleinen runden Oeffnung, den *Conceptaculis* der *Fucaceen* ähnlich. Nur die äusseren Zellen der Wandung sind verkalkt, während bei den vegetativen Gliedern die Wand aller Zellen kohlen-sauren Kalk enthält. Aus dem Grunde dieser Höhlen erheben sich die Sporenschläuche, die in derselben Frucht von sehr ungleichem Alter gefunden werden. Die länglichen Sporenschläuche bilden durch Ab-

¹⁾ v. SKEBOLD'S und KOLLIKER'S Zeitschrift Bd. IV. Heft 3.

²⁾ Mélanges biologiques Tom. II.

schnürung eine Reihe von 4 Sporen, welche nur von einer etwas consistenteren Hautschicht bekleidet sind, aber keine feste Zellenmembran, von welcher sich beim Gerinnen der Inhalt abhebt, besitzen. Jede Spore

Fig. 177.



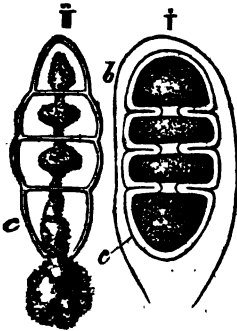
hat einen hell durchscheinenden Zellkern (Fig. 177). Der Sporenschlauch besteht aus zwei Membranen, deren äußere sich, wenn diese Schlauche durch Zusatz von stüßem Wasser aus der Frucht hervortreten, zurückzieht, wie THURER dies auch für die Sporenschlauche von *Fucus* beobachtet hat. In der Frucht der *Corallina* finden sich keine Paraphysen, auch konnte ich weder in ihr und ebensowenig auf irgend einen Theil der Pflanze Organe entdecken, welche ich mit einiger Wahrscheinlichkeit für Anthेरидien ansprechen durfte.

Bei einer anderen Gattung (*Melobesia*), die ohne Stämme zu bilden, flächenartig als röthlicher Kalküberzug die im Bereiche der Brandung befindlichen Felsen bekleidet, sind die Vierlingsfrüchte in das verkalkte Lager eingebettet und äußerlich schon als kleine kugelförmige Erhebungen mit einer runden Oeffnung auf dem Scheitel erkennbar. Neben den Sporenschläuchen, welche zwar kleiner als bei *Corallina officinalis*, denselben aber durchaus ähnlich sind, und wie diese durch Abschnürung in einer Längsreihe 4 membranlose Sporen mit centralem Zellkern bilden, finden sich hier noch keulenförmige Paraphysen. — Eine

Fig. 177. *Corallina officinalis*. I Ein Sporenschlauch, dessen äußere Membran (a) zurückgeschlagen ist, der körnige Inhalt der zweiten Membran (b) hat sich der Länge nach in 4 noch unter sich zusammenhängende Partien abgeschnürt, deren jede einen centralen Zellkern besitzt. II Ein Sporenschlauch, noch von seiner äußeren Membran (a) umhüllt, mit seiner Stielzelle (x). Die Abschnürung der Sporen ist hier vollendet. III Zwei aus dem Sporenschlauch herausgetretene Sporen, welche noch mit einander verbunden sind; ein verhältnißmäßig seltener Fall, da selbige meistens vollständig getrennt hervortreten. IV Eine Spore, die erst nach der Abschnürung eine Membran, von der sich der Inhalt zurückzieht, erhalten hat. V Kleine Zellen, welche sich zwischen den ausgebildeten Sporenschläuchen und zwar wie diese, am Grunde der Fruchthöhle festsitzend, finden. (Vergrößerung 200 mal.)

dritte Art endlich, ohne Stammbildung, wahrscheinlich ebenfalls eine *Melobesia*, hat ähnliche Fruchtböhlen, deren Decke jedoch viele und kleinere Oefnungen besitzt. Die hier neben zahlreichen Paraphysen vorkommenden Sporenschläuche bilden ebenfalls durch Abschnürung 4 in einer Längsreihe liegende Sporen, welche sich aber dadurch wesentlich von den Sporen der beiden anderen Gattungen unterscheiden, daß

Fig. 178.



sich mit dem Beginn der Theilung um die sich theilende Masse sofort eine feste durchsichtige Membran abscheidet (Fig. 178).

Da diese drei gesellig mit einander und über einander vorkommenden verkalkten Algenarten im Bau ihres Lagers eine vollkommene Uebereinstimmung zeigen, so daß man, wenn sie über einander wachsen, nicht wissen kann, wo die Eine aufhört und die Andere anfängt, so hielt ich anfänglich, da mir in Funchal alle literarischen Hülfsmittel fehlten, die beiden

Arten, welche keine Stämme bilden, für weniger entwickelte Formen, die drei beschriebenen Früchte aber für eben so viele verschiedene Fruchtformen der *Corallina*. Trotz aller Mühe wollte es mir nicht gelingen, irgend eine dieser Sporen zur Keimung zu bewegen.

Die Geschlechtsorgane der Algen sind demnach sehr einfach; das weibliche Organ besteht aus einer Zelle, in der sich eine oder mehrere Befruchtungskugeln bilden und das männliche Organ ist ebenfalls, in den zweifellos festgestellten Fällen, eine Zelle, in der ein oder viele Samenkörper (Amtherozoiden) entstehen. Diese aber sind kleine kugelige oder längliche Körper meistens mit zwei Wimpern von ungleicher Länge, welche im Wasser umherschwärmen. Ob diejenigen Bildungen; welche man bei den Florideen Antheridien nennt, wirklich

Fig. 178. Sporenschläuche einer wahrscheinlich zur Gattung *Melobesia* gehörigen Algenart. I Ein Sporenschlauch, mit semen in halbvollbrachter Theilung befindlichen körnigen Inhalt, der, soweit die Abschnürung gediehen ist, von einer breiten, durchsichtigen, farblosen Membran umgrenzt ist, b die innere Membran des Sporenschlauches. II Der in der Theilung begriffene Inhalt eines anderen Sporenschlauches, aus welchem durch endosmotische Einwirkung des Wassers der körnige innere Theil, noch in der Mitte zusammenhängend, herausströmt. (Vergrößerung 400 mal.)

eine geschlechtliche Bedeutung haben, kann erst die Zukunft entscheiden. Bei den folgenden Abtheilungen der Kryptogamen sind die Geschlechtsorgane nicht mehr so einfach gebaut, sie bestehen nicht mehr aus einer einzigen Zelle, sondern sind oftmals von sehr complicirtem, aus vielen Zellen zusammengesetzten Bau, auch die Befruchtungskörper (Spermatozoiden) sind in den folgenden Abtheilungen anders gebaut, aber wie bei den Algen beweglich.

b) Ungeschlechtliche Fortpflanzung (Schwärmosporen).

§. 61. Als Schwärmosporen im engeren Sinne des Wortes bezeichnet man jetzt diejenigen Sporen, welche ohne vorhergegangene Befruchtung im Innern einer Mutterzelle entstanden sind und die der letzteren entschlüpft, mit Bewegungsorganen, Wimpern, versehen, eine Zeit lang umherschwärmen, darauf ganz allmählig stille werden und zuletzt keimen, während man, bevor die geschlechtliche Zeugung bei den Algen festgestellt war, auch diejenigen beweglichen Körper, welche nicht zur Keimung gelangten, wengleich schon mit dem Argwohn einer geschlechtlichen Bedeutung, unter die Schwärmosporen zählte und da sie in der Regel viel kleiner sind, als Microgonidien unterschied. Jetzt aber werden die Schwärmosporen als bewegliche, ungeschlechtliche Fortpflanzungszellen betrachtet. Sie sind noch nicht bei allen Algen nachgewiesen; für *Spirogyra* z. B. kennt man sie nicht; auch gehören diejenigen Bildungen im Innern dieser Fäden, welche ebenfalls in den Zellen anderer Algen und Charen vorkommen, deren Bedeutung man aber bisher nicht kannte und welche ITZISSON, ohne allen Grund, für Samenfäden erzeugende Zellen (Spermato-sphaerien) erklärt hat, gar nicht zur *Spirogyra*; CIENKOWSKY hat vielmehr bewiesen, daß ein sehr kleiner Organismus, den er *Monas parasitica* nennt, diese Bildungen erzeugt. Das kleine, einem hellen Schleimtröpfchen ähnliche, Wesen, mit einer Wimper versehen, setzt sich nämlich auf der *Spirogyrenzelle* fest und kriecht in selbige hinein. Im Innern der Zelle nimmt es darauf nach längerem Umherschwärmen die so wechselnde Gestalt einer *Amoeba* an und ändert später auch diese, in einen ruhenden Zustand übergehend, und sich

¹⁾ PRINGSHEIM'S Journal Bd. I. p. 371. Man vergleiche auch p. 195, wo eine ähnliche nicht minder interessante Beobachtung desselben Verfassers über einen noch fraglichen Organismus (ob Thier oder Pflanze) mitgetheilt ist.

mit einer festen Membran bekleidend, dahin um, daß selbige die Mutterzelle bildet, in welcher PRINGSHEIM die Pseudogonidien entstehen sah. In einer solchen Cyste bilden sich nämlich junge Monaden- oder Schwärmosporen, welche nach einander, einem Schleimtropfen gleich, aus der Cystenmembran hervorquellen. CIENKOWSKY glaubt, daß auch ähnliche in Algenzellen vorkommende Gebilde, deren Inhalt später in eine Menge von Stärkmehlkörner zerfällt, diesem oder einem anderen parasitischen Organismus angehören.

Wie PRINGSHEIM bei *Vaucheria* den Act der Befruchtung zuerst sicherstellte, so entdeckte UNGER¹⁾ an derselben Pflanze die ersten Schwärmosporen, welche jetzt durch A. BRAUN, COHN, THURBT, PRINGSHEIM, DE BARY und viele Andere schon für die Mehrzahl der Algen nachgewiesen sind. — Ich beobachtete das Entschlüpfen, Schwärmen und Keimen der beweglichen Sporen bei *Ulothrix zonata* und *Chlamidococcus pluvialis* A. BRAUN.

Ulothrix zonata bildet ziemlich lange unverzweigte Fäden von sehr ungleicher Breite, welche auf Steinen in rasch fließenden Gebirgs- wässern haften. Die Fäden bestehen aus einer einzigen Zellenreihe, die Zellen vermehren sich durch fortgesetzte Theilung des Primordialschlauches der Mutterzelle in zwei gleiche Hälften, die Membran der Mutterzelle wird nicht resorbirt, wohl aber durch die Verlängerung des Fadens ausgedehnt, die Zellen sind auf diese Weise förmlich in einander geschachtelt. Die Basis des Fadens, in der Regel ungleich schmaler, bildet das Haftorgan, dasselbe enthält keine Zellen. Das Chlorophyll ist als breites Querband in der Zelle vorhanden. — Ich fand diese schöne Alge am 1. Juni 1851 in der Schwarza bei Blankenburg am Thüringer Walde. — Nachdem ich an ihr die interessante, auf p. 81. Bd. 1 beschriebene Zellenbildung studirt, sah ich unter den höchst ungleich entwickelten jungen und alten Fäden einige, deren Zellen, statt des körnigen oder formlosen grünen Inhalts, zahlreiche mit Chlorophyll erfüllte Kügelchen umschlossen. Neben solchen Zellen fand ich, im demselben Faden, andere, die bereits entleert, seitlich eine unregelmäßige zerrissene Oeffnung in der Zellwand zeigten und noch andere, welche nur noch zwei oder drei dieser grünen Kügelchen enthielten. Die letzteren erschienen nicht mehr durchaus rund, vielmehr an einer Seite zugespitzt, dieser Seite aber fehlte der grüne

¹⁾ UNGER, die Pflanze im Momente der Thierwerdung. 1843.

Farbstoff, die Kügelchen bewegten sich munter im Raume der Zelle umher; es waren die Schwärmsporen. — Ich fand sie zuerst an einem Vormittage und zwar nur an wenigen ganz alten, sehr dickwandigen Fäden. Die aus der untergegangenen Mutterzelle entstandene Hüllhaut dieser Fäden war sehr aufgelockert, ja an der Außenseite schon fast aufgelöst; die verschiedenen Schichten oder Generationen der Mutterzellen, welche sie bildeten, waren nicht mehr erkennbar. Die Hüllhaut eines solchen, alten, Fadens verwandelte sich beim Kochen mit Aetzkali in eine körnige Masse, während sich die Hüllhaut jüngerer Fäden nicht sichtbar veränderte. Die freigewordenen Schwärmsporen bewegten sich munter im Wasser umher, ihre Bewegung war zunächst eine Drehung um sich selbst, zumal wenn die Längsachse der Zelle senkrecht stand; die Sporen blieben in diesem Falle so ziemlich auf demselben Platze. Lag dagegen die Schwärmzelle mit ihrer Längsachse wagrecht oder geneigt, so erschien die Bewegung etwas anders, die Spore drehte sich ebenfalls um ihre Längsachse, schritt aber dabei gleichzeitig mehr oder weniger rasch vorwärts. — Die Schwärmsporen wurden durch Chlorzink-Jodlösung, desgleichen durch Jod und Schwefelsäure, wenn sie noch in der Mutterzelle lagen, dunkel gefärbt, eine Zellstoffmembran schienen sie nicht zu besitzen. Ich fand in der Mitte des Juli nur verhältnißmäßig wenig Fäden mit Fructification, dagegen Zellenbildung in allen Stadien, meine Beobachtungen blieben sowohl deshalb, als auch anderer mir augenblicklich wichtigerer Untersuchungen halber, unvollständig. — Starke andauernde Regengüsse, welche den Wasserstand der Schwarza sehr bedeutend erhöhten, hatten bald darauf die Pflänzchen gänzlich fortgeschwemmt und, wie ich fürchtete, für den Sommer vernichtet; aber schon in den ersten Tagen des Augusts sah ich ganz junge Exemplare der *Ulothrix* als grüner Anflug auf den Steinen und am 12. August konnte ich die unterbrochenen Beobachtungen vollenden. Ich begann die Untersuchung vor 6 Uhr Morgens mit ganz frischen, unmittelbar aus der Schwarza gehobenen Exemplaren; die reifen Mutterzellen waren durch die Nachbarschaft bereits entleerter Zellen desselben Fadens leicht erkennbar. — Wenn ich die eine oder andere noch nicht entleerte Zelle eines solchen Fadens lange und aufmerksam betrachtete, sah ich die reifen Schwärmsporen sich nach der einen Seite der Zelle drängen, die Zellenwand dieser Seite sich nach Außen dehnen und, immer dünner und dünner werdend, endlich platzen (Taf. VI.

Fig. 21 a, b, c.). Der ganze Inhalt, aus 10—30 und mehr Schwärmosporen bestehend, trat in der Regel in Form eines maulbeerartigen Haufens oder Kranzes aus der Mutterzelle hervor, seltener entschlüpfen die Schwärmosporen einzeln dem Rifs der Mutterzelle. Die mit einander, wie es scheint, verklebten Schwärmosporen lagen meistens noch ein Weilchen stille, dann trennten sich plötzlich mehrere von ihnen in rascher Bewegung davon eilend; bisweilen ging auch die ganze Masse gleichzeitig nach allen Seiten aus einander. Zwischen den grüngefärbten Schwärmzellen fand ich bei sorgfältiger Beobachtung regelmässig eine große kugelförmige, wasserhelle, kaum sichtbar zu machende, unbewegliche Blase, die $\frac{2\frac{1}{2}-3}{200}$ millim. maass (Taf. VI. Fig. 21 und 22 a.). Ihr Inhalt schien schleimiger Natur, Schleimbläschen sammelten sich hier und da im Umkreis derselben, ihre Bedeutung ist mir noch jetzt räthselhaft, ich halte sie jedoch für den Zellkern der Mutterzelle, in welcher die Schwärmosporen entstanden sind; THURAT hat ganz dieselbe Erscheinung bei *Chaetomorpha*¹⁾ beobachtet. Der fragliche Zellkern lag jederzeit in der Mitte der Mutterzelle von den Schwärmosporen umgeben. Die Bewegung der Schwärmzellen war bald nach dem Entschlüpfen am lebhaftesten. Wo mehrere Ulothrix-Fäden, unfern von einander liegend, einen mässigen Raum begrenzten, hielten sich die freigewordenen Schwärmosporen innerhalb dieses Raumes, ihre Bewegung liess sich alsdann sehr schön und deutlich studiren. Die Drehung der Schwärmosporen erfolgte in der Regel von rechts nach links, also, da das Mikroskop das Bild umkehrt, in der Wirklichkeit von links nach rechts, die Zellen tanzten lustig neben einander her; wenn sich die Schwärmzelle mit ihrer Längsachse wagrecht zeigte, so ging sie rasch und scheinbar willkürlich, bald nach rechts bald nach links steuernd, von der Stelle. Während der Bewegung waren keine Wimpern sichtbar, die Umgrenzung der Schwärmzelle war scharf, aber ohne doppelte Contour, der Inhalt erschien körnig, in der Mitte zeigte sich ein weisser, scharf umgrenzter runder Fleck, der Zellkern. Die Bewegung der Schwärmosporen dauerte nur kurze Zeit, selten länger als eine halbe oder ganze Stunde: die Schwärmzelle begann darauf zu keimen. — Zusatz von Jodlösung hemmte das Schwärmen der Sporen augenblicklich, der körnige Inhalt färbte sich braungrün, an dem spitzen Ende der Schwärmspore erschienen drei zarte Wimpern;

1) Annales des sciences naturelles Tom. XIV. No. 4. Taf. XVII. Fig. 1.

alle von einem Punkte, der chlorophyllfreien Spitze, ausgehend; etwa doppelt so lang als der Körper der Schwärmzelle, waren dieselben nach drei Richtungen von einander gebreitet (Taf. VI. Fig. 23 a, b, c). — Um die Wimpern deutlich zu sehen, bedarf es einer starken Objectiv- und schwachen Ocular-Vergrößerung (400mal), sowie einer sehr sorgfältigen Beleuchtung; man muß das Licht vermittelt der Cylinderblende dämpfen. Die bewegliche Spore mißt in der Regel $\frac{1}{10}$ millim., selten fand ich doppelt so große, ebenfalls bewegliche Sporen, deren nur wenige in einer Mutterzelle entstanden waren; beide, die großen sowohl als die kleineren, keimten. — Sobald die Bewegung abnahm, verlängerte sich die Spore, endlich lag sie stille; nicht selten kehrte nach 5 oder 10 Minuten Ruhe eine zuckende, dem Drehen der sogenannten Unruh der Taschenuhren ähnliche, Bewegung zurück. Die Spore hatte eine längliche, oftmals schwach gekrümmte, bohnenförmige Gestalt angenommen, der grüne Inhalt hatte sich meistens nach der einen Seite gezogen. Jetzt hörte die Bewegung gänzlich auf; das ursprünglich schmälere farblose Ende der Schwärmzelle (THURM's Schnabel) blieb meistens schmaler als das andere, es ward späterhin, indem es sich an vorhandene Gegenstände hängte, zum Haftorgan. Im Innern der keimenden Spore schienen sich nunmehr durch Theilung eines vorhandenen Zellenkerns zwei neue Zellenkerne zu bilden (Taf. VI. Fig. 24 a — c), nicht selten sah ich etwas später zwischen den beiden neuen Kernen einen kleinen linsenförmigen braunen Körper (wahrscheinlich der ursprüngliche Zellenkern der Schwärmzelle). 6 — 8 Stunden nach dem Entschlüpfen war aus der Anfangs runden, an einem Ende zugespitzten Spore ein kleiner, länglicher Faden, 4 bis 6mal so lang als die Schwärmzelle, geworden, das schmälere Ende dieses Fadens bildete das Haftorgan. Bisweilen, wenngleich selten, keimten einzelne zurückgebliebene Sporen in der Mutterzelle (Taf. VI. Fig. 21 d). Sobald die Keimung begann, waren die Wimpern verschwunden. — Chlorzink-Jodlösung, sowie Jod und Schwefelsäure, bewirkten keine sichtbare blaue Färbung des Umkreises der keimenden Schwärmzelle, aber dennoch schien bereits eine zarte Zellenstoffmembran vorhanden zu sein, da sich der Inhalt nicht selten schlauchartig von einer solchen zurückzog. THURM's¹⁾ Beobachtungen über *Ulothrix rorida* Thur. stimmen mit den meinigen sehr wohl, THURM

¹⁾ THURM, Annales des sciences. Tom. XIV. No. 4.

hat dort das Entstehen, Entschlüpfen und Keimen der Sporen in derselben Weise beobachtet, die große helle Blase (den Zellkern?), um welchen sich die Schwärmosporen bilden, hat er dagegen nicht gesehen. Die Schwärmospore selbst ist bei *Ulothrix rorida* an beiden Enden zugespitzt, sie trägt nach THURER vier Wimpern, während ich bei *Ulothrix zonata* nur einmal vier, im Allgemeinen aber drei Wimpern beobachtet habe. Bei *Microspora* kommen nach THURER Schwärmosporen mit drei und vier Wimpern vor; außerdem ist die Dreizahl der Wimpern bis jetzt nicht beobachtet. THURER sah die Sporen häufig innerhalb ihrer Mutterzellen keimen. *Ulothrix rorida* bildet wie *Ulothrix zonata* viele Schwärmosporen in einer Mutterzelle, *Ulothrix mucosa* Thur. entwickelt dagegen nur eine Schwärmospore mit vier Wimpern. — Ueber das eigentliche Werden der Schwärmzellen innerhalb der Mutterzelle konnte THURER ebenso wenig als ich etwas Sicheres wahrnehmen, die Gegenwart der centralen Blase bei *Ulothrix* und *Chastomorpha* zeugt gegen eine Theilung des Primordialschlauches¹⁾. ПРИСНЕМ²⁾ sah bei *Achlya prolifera* die Theilung des körnigen Inhalts im Umkreis der Mutterzelle. THURER spricht ebenfalls von einer Verdichtung des Zellinhalts, es scheint mir danach, als wenn der letztere, von der Peripherie ausgehend, vielleicht um zuvor entstandene Kerne (?) ganz allmählig in so viele Theile zerfällt, als Schwärmosporen entstehen.

Bei *Chlamidococcus pluvialis* erfolgt das Entschlüpfen und die Bewegung der Schwärmosporen in ähnlicher Weise als bei *Ulothrix*. Die einzellige ausgebildete Pflanze misst höchstens $\frac{1}{100}$ millim. im Durchmesser, sie ist kugelförmig, ihre Membran ziemlich stark, mit doppelter Contour sichtbar, ihr Inhalt körnig, entweder braunroth oder gelbgrün, in der Mitte roth, seltener auch im Innern gelb oder grün gefärbt (Taf. VI. Fig. 25). Diese einfache Zelle wird durch Theilung ihres Inhalts zur Mutterzelle, es bilden sich in ihr zwei, häufiger vier Tochterzellen (Taf. VI. Fig. 26 u. 27). Die letzteren sind, wenn sie der Mutterzelle entschlüpfen, eiförmig, sie drängen sich gegen die eine Seite der Mutterzelle, die Membran dehnt sich an dieser Stelle aus und platzt endlich, worauf die Tochterzellen als Schwärmosporen nach

¹⁾ Ich habe hier die Bezeichnung Primordialschlauch für die feste, im Wasser nicht zerfließende, Umgrenzung des körnigen Inhalts der Zellen oder der Schwärmosporen, weil sie einmal gebräuchlich ist, beibehalten, verstehe aber unter Primordialschlauch mit ПРИСНЕМ die Hautschicht des Protoplasma (Bd. I. p. 49).

²⁾ Acta Academiae Leop. Carol. Vol. XXIII. p. 402.

einander hervortreten (Taf. VI. Fig. 27 u. 28). Die jungen Schwärmzelle zeigen keine eigentliche Zellenmembran, sie bestehen aus einem Primordialschlauch und aus dessen Inhalt; der letztere ist körnig (Taf. VI. Fig. 30 u. 31), die Sporen tummeln, sich um ihre Längsachse drehend, munter im Wasser umher; etwas später erscheinen sie von einer sehr zarten, weiten Hülle umgeben. Die letztere sieht man nur bei gehöriger Regulirung des Lichtes, sie zeigt niemals eine doppelte Contour, der Primordialschlauch liegt niemals in ihrer Mitte, sondern jederzeit excentrisch, er berührt nirgends die Hülle; da wo er ihr am nächsten kommt, sieht man zwei lange zarte Wimpern, von einer kleinen Verlängerung des Primordialschlauches ausgehend, durch die Hülle treten; diese Wimpern sind $1\frac{1}{4}$ bis 2 mal so lang als der Primordialschlauch, wenn sich der Faden bewegt, drehen sich dieselben spiralförmig um einander (Taf. VI. Fig. 30 u. 31). Der Primordialschlauch ändert häufig seine Gestalt; während der Bewegung der Schwärmzelle dreht er sich sichtbar innerhalb der stets glatten und meist kugelrunden Hülle, derselbe scheint demnach, gleich der Membran der Infusorien, contractil zu sein. Er schien mir anfänglich außer den beiden langen, die Hülle durchbrechenden Wimpern noch in seinem ganzen Umkreis mit zarten Wimpern bekleidet, später erkannte ich jedoch in diesen scheinbaren Wimpern Schleimfäden, welche vom Primordialschlauch zur Hülle verliefen; COME hat sie ebenfalls gesehen und ebenso gedeutet. Die Bewegung der Schwärmzellen entspricht der Bewegung der Sporen von Ulothrix, doch ist sie etwas langsamer, das die Wimpern tragende Ende der Zelle geht voran. Ich beobachtete ihre Bewegung von 5 Uhr Morgens bis 4 Uhr Nachmittags; nach A. BRAUN schwärmen dieselben mehrere Tage. Nach 6 Uhr Morgens sah ich keine neue Schwärmzellen ent schlüpfen, bei Ulothrix entleerten sich dagegen auch des Nachmittags einzelne Mutterzellen; Vormittags war die Bewegung der Schwärmzelle lebhafter als Nachmittags. Die Schwärmzelle schritt meistens in gerader Richtung vorwärts. Der Primordialschlauch und seine Hülle vergrößerten sich Anfangs gleichzeitig, später dehnte sich nur der letztere, sich dicht an die vormals weit von ihm abstehende Hülle legend; jede Bewegung hörte alsdann auf und die beiden langen Wimpern waren verschwunden. Statt der zarten Hülle erschien bald darauf eine Membran mit doppelter Contour; und die einzellige Pflanze war vollendet. — Die Färbung des Inhalts der Sporen war sehr verschieden, ich fand ihn sowohl gelb, als grün

und roth; häufig am Rande grün, in der Mitte roth, in der Regel schwärmerte dort ein heller Kern (der Zellenkern) durch; die Färbung der jungen Pflanze war ebenso verschieden. Die Zeit, welche zur völligen Ausbildung nothwendig, kann ich nicht bestimmen, da es mir nicht gelang ein Individuum für die ganze Zeit seiner Entwicklung zu fixiren. — Chlorzink-Jodlösung färbte die Zellenmembran der fertigen Pflanze ebenso wenig als die Hülle der sich bildenden; der Primordialschlauch zog sich zusammen; es zeigte sich hierbei, daß die freiwerdende Schwärmospore keine Zellenmembran besitzt. Jod und Schwefelsäure bewirkten eine schwach blaue Färbung der Zellenmembran; nach dem Kochen mit Kali¹⁾, welches im Ansehen der Zelle nichts änderte, ward die Membran der ausgebildeten Zellen durch Jod und Schwefelsäure hellblau gefärbt; es häutete sich dabei die Zelle, eine blau gefärbte zarte Membran streifte sich ab und unter derselben erschien eine dickere, aufgequollene, farblose Haut, welche den zusammengezogenen Primordialschlauch umgab. Die Membran der bereits entleerten Mutterzellen (Taf. VI. Fig. 29), färbte sich ebenfalls hellblau. Concentrirte Schwefelsäure zerstörte sowohl die Membran der fertigen als die Hülle der sich bildenden Zellen. — Die ganz junge Schwärmospore von Chlamidococcus ist demnach, wie A. BRAUN sehr richtig angiebt, ein freier Primordialschlauch²⁾, die weite Hülle dagegen, welche sich um selbigen bildet, ist eine echte Zellenstoffmembran; der Primordialschlauch ist contractil, er ändert scheinbar willkürlich seine Gestalt, und dreht sich innerhalb der Hülle hin und her (?); die beiden langen Wimpern entspringen dem Primordialschlauch. Die Hülle dagegen ändert nicht ihre Gestalt, sie bleibt rund und glatt; sie verhält sich wie todt zum lebendigen Primordialschlauch. — Die Hülle, sowie die sich später unter ihr bildende eigentliche Zellenmembran bestehen aus Zellenstoff; die letztere bildet sich erst, nachdem der Primordialschlauch sich unmittelbar an die ihn umgebende Hülle gelegt hat, beide sind demnach später als der Primordialschlauch, und zwar höchst wahrscheinlich aus ihm entstanden;

¹⁾ Ich brachte eine ziemliche Menge der aufgeweichten Zellen in ein Porzellanschälchen; nach 2 Minuten langem Kochen mit einer geringen Menge Kalilauge füllte ich das Schälchen bis zum Rande mit Wasser, die Zellen setzten sich bald an den Grund des Gefäßes, ich goß das Wasser ab und füllte das Gefäß noch zweimal mit frischem Wasser.

²⁾ Ich verstehe wieder unter Primordialschlauch eine consistenter gewordene Umgrenzung der Hautschicht (p. 223).

indem die erste sich verdichtende Schicht der Hautschicht zur äußeren Hülle, die zweite Schicht aber zur inneren Umhüllung oder zur eigentlichen Zellmembran wird. Sobald der Primordialschlauch die Hülle berührt, hört die Bewegung der Spore auf und die langen Wimpern verschwinden. Das Bewegungs-Organ der Schwärmzellen, wie der beweglichen Spiralfäden in den Antheridien; ist demnach der thierischen Membran verwandt, es besteht nicht aus Zellstoff, sondern wahrscheinlich aus einer Protein-Verbindung. — In der jungen; noch von der Mutterzelle umschlossenen Schwärmspore zeigt sich häufig ein centraler gelb oder roth gefärbter Fleck, welcher häufig sehr schön als Zellkern sichtbar ist (Taf. VI. Fig. 28). Die jungen Zellen sammeln sich gern an den Rand des Gefäßes, sie scheinen namentlich die dem Licht zugewandte Seite zu suchen. — Nur ein geringer Theil der von mir eingeweichten Chlamidococcus-Zellen bildete Schwärmsporen; die größere Zahl der Zellen blieb unverändert; ein gallertartiger etwas körniger Schleim umgab einige derselben. — Nach A. BRAUN's¹⁾ Beobachtungen zeigt Chlamidococcus pluvialis gewissermaßen einen Generations-Wechsel; nachdem sich nämlich die Pflanze wochenlang in derselben Weise durch vier Schwärmsporen (Macrogonidien Br.) vermehrt hat, bilden sich in der letzten dieser Generationen 16 bis 32 sehr kleine Schwärmzellen innerhalb einer Mutterzelle; diese kleinen Schwärmzellen, welche BRAUN Microgonidien nennt, scheinen sich nicht weiter zu entwickeln; die Fortpflanzung ist alsdann beendigt, die vorhandenen Zellen sterben allmählig ab. Läßt man sie dagegen eintrocknen, so beginnt nach dem Erweichen die Vegetation aufs neue, und die Zellen bilden wie vorher vier Schwärmzellen. Durch das Eintrocknen, mufs, wie A. BRAUN bemerkt, eine chemische Veränderung des Zellinhalts bewirkt werden; nach ihm brachten sieben Jahre lang im Herbar bewahrte Exemplare nach dreitägigem Einweichen bewegliche Sporen. — Nicht alle Zellen des Chlamidococcus entwickeln nach A. BRAUN Schwärmsporen, auch die Localität scheint hier von grossem Einflufs; vollständig unter Wasser gebracht, vermehrt sich die Pflanze, in der Regel durch Schwärmsporen, an feuchten luftigen Orten dagegen mehr durch eine einfache Theilung in zwei oder durch eine wiederholte Theilung in vier unbewegliche Tochterzellen, die Membran der Mutterzelle wird in diesem Falle nicht wie bei den Schwärm-

1) A. BRAUN, die Verjüngung in der Natur. p. 147, 169, 197, 213 u. 219.

sporen gesprengt, sie verschwindet vielmehr ganz allmählig. — Bei der von mir untersuchten *Ulothrix* ändert sich gleichfalls nach den Verhältnissen die Weise der Vermehrung. Die zu Anfang Juli untersuchten Pflanzen vermehrten sich namentlich durch Theilung, die vegetative Zellenbildung und das Ablassen größerer Fadenstücke waren vorherrschend, die Hüllhaut ward durch eine große Zahl nach einander folgender vegetativer Generationen sehr verdickt, die Bildung der Schwärmzellen, welche jederzeit ein Absterben der Mutterzelle zur Folge hat, zeigte sich nur in den allerältesten Fäden, sie war eine verhältnißmäßig seltene Erscheinung. Bei den zu Anfang August gesammelten jungen Exemplaren dagegen war die normale (vegetative) Zellenbildung schwach vertreten, die Hüllhaut der Fäden war deshalb nur schwach entwickelt, dagegen war die Bildung der Fortpflanzungszeiten vorherrschend, sämtliche Zellen eines jungen Fadens waren häufig schon entleert oder im Entlassen ihrer Schwärmersporen begriffen. Die Witterung war zu Anfang August wärmer und trockener, der Wasserstand der Schwarzsee war ungleich niedriger als im Juli. — Die Natur scheint die Vegetations- und Fortpflanzungs-Verhältnisse der höchsten wie der niedrigsten Pflanzen genau bedacht, und selbige durch den Entwicklungs-Proceß selbst, der sich den Umständen accommodirt, vor dem Untergang geschützt zu haben. Die Zelle des *Chlamidococcus* und jede Zelle des Fadens der *Ulothrix* kann nämlich, den Umständen nach, bald als Vegetations- und bald als Fortpflanzungs-Organ auftreten; die höheren Gewächse, von den Moosen und Lebermoosen an, können sich durch Brut-Knospen und durch Samen vermehren; wo die Knospenbildung vorherrscht, ist die Bildung des Samens in der Regel beschränkt; wo sich der Same reichlich entwickelt, wird die Knospenbildung unterdrückt. Ein Gesetz beherrscht auch hier das ganze Pflanzenreich.

Sehen wir jetzt, was uns die neueste Zeit über die so interessanten, von UNGER¹⁾ zuerst genau beobachteten beweglichen Sporen der Algen brachte. Nach A. BRAUN trägt der sogenannte Primordialschlauch die Wimpern der Schwärmzelle sowohl bei *Vaucheria*, wo sie im ganzen Umkreis vorhanden sind, als auch bei *Chlamidococcus* und vielen anderen, wo sie nur an einer bestimmten Stelle in geringer Anzahl vorkommen (Taf. VI. Fig. 19, 28, 80 — 82). Sobald die

¹⁾ UNGER, die Pflanze im Moment der Thierwerdung. 1843.

Keimung beginnt und sich über den Primordialschlauch eine Zellstoffhülle bildet, ist die Bewegung der Schwärmersporen beendet. Auch die Schwärmerspore von *Vaucheria* hat nach UNKER's neuesten Angaben einen mit Wimpern besetzten Primordialschlauch. BRAUN sah bei *Vaucheria* eine Spore entschlüpfen und sich während des Durchgangs in zwei Theile theilen, jeder Theil bildete eine neue nur halb so große Spore, die eine Hälfte keimte innerhalb, die andere außerhalb der Mutterpflanze.

THURRET's²⁾ zahlreiche Beobachtungen stehen überhaupt mit BRAUN im vollsten Einklang, die schwärmenden Algensporen scheinen nach ihm aus einer halbfesten homogenen Masse zu bestehen, eine wirkliche Zellenmembran scheint ihnen anfangs zu fehlen; sobald die Schwärmersporen keimen, bildet sich dagegen um selbige eine Membran, die Wimpern verschwinden, die Spore haftet an irgend einen Gegenstand, sie verlängert sich und in ihr entstehen Zellen. — THURRET nennt diese schwärmenden Sporen, welche späterhin keimen, Zoosporen; er unterscheidet nach der Zahl und Stellung der Wimpern fünf Arten schwärmender Algensporen. Mit einem Wimper-Epithelium (*Vaucheria*), mit einem Wimperkranz am Schnabel (*Oedogonium*, *Derbésia*), mit vier Wimpern am Schnabel (*Microspora*, *Ulothrix*, *Draparnaldia*, *Chaetophora* u. s. w.), mit 2 Wimpern am Schnabel (*Bryopsis*, *Chaetomorpha*, *Microspora*, *Achlya* u. s. w.) und endlich mit einer längeren und einer kürzeren Wimper seitlich befestigt (bei den Phaeosporen, z. B. *Ectocarpus*, *Laminaria* u. s. w.). Er fand häufiger 2—4, am seltensten zahlreiche über den ganzen Umkreis der Sporen verbreitete Wimpern, welche sich sehr schnell bewegten; THURRET benutzte, um sie zu sehen, suspendirte Farbstoffe, er verlangsamte ihre Bewegung durch Opium. Anwendung von Jodwasser, von Alkohol, von Ammoniak und Säuren hemmte die Bewegung gänzlich; die so behandelten Sporen keimten nicht mehr. Die Schwärmzellen werden nach THURRET in den frühen Morgenstunden frei, ihre Bewegung dauert einige Stunden, selten über einen Tag, eine gemäßigte Wärme begünstigt ihr Freiwerden und die Fortdauer der Bewegung; eine zu große Wärme vernichtet sie. — THURRET fand außerdem noch bei vielen Arten

¹⁾ UNKER, Anatomie und Physiologie der Pflanzen p. 82.

²⁾ Rapport sur le concours du grand prix etc. Annales des sciences naturelles. 1850 Juin. THURRET sur les zoospores des Algues. Annales des sciences natur. Tom. XIV. No. 4.

zweierlei Schwärmersporen, welche beide keimten, z. B. bei Bryopsis, Microspora, Phaeosaris; die größeren hatten vier, die kleineren zwei Wimpern. Die Bewegungs-Organe beider Arten der Sporen sind schwingende Wimpern, sie erscheinen, sobald die Spore frei wird und verschwinden, sobald sie unbeweglich wird und keimt. — A. BRAUN sah ebenfalls bei Hydrodictyon und mehreren anderen Algen zweierlei bewegliche Sporen; bei Hydrodictyon bilden sich nach ihm in einigen Zellen des Netzes größere, minder zahlreiche Sporen (Macrogonidien), in anderen Zellen desselben Netzes dagegen kleinere, zahlreichere Sporen (Microgonidien), die ersteren, für kurze Zeit in zitternder Bewegung, bilden innerhalb der Mutterzelle ein Tochternetz, das durch allmähliche Auflösung der Mutterzelle frei wird, während die kleinen aus der sich öffnenden Mutterzelle hervortreten, vier lange Flimmerfäden und einen wandständigen rothen Punkt besitzen, oft stundenlang munter umherschwärmen und endlich stille liegen und absterben. Die frühen Morgenstunden sind auch nach ihm dem Freiwerden beweglicher Algensporen besonders günstig.

Die Schwärmerspore ist während ihres ganzen Lebens Pflanzenzelle. Scheinbar freiwillige Bewegung und schwingende Wimpern sind demnach nicht mehr, wie man früher glaubte, ein Beweis für die thierische Natur eines organischen Wesens; und eben so wenig beweist die Gegenwart des Zellenstoffs die Natur der Pflanze; im Mantel der Ascidien findet sich Pflanzenzellenstoff in Menge¹⁾. Es giebt Organismen, von den man zur Zeit nicht sagen kann, ob sie Thiere oder Pflanze sind (p. 195. p. 216). Auch hat COMB gezeigt, daß einige einzellige Algen sich unter Umständen wie die Infusorien encystiren, d. h. mit einer festen Hülle umkleiden und innerhalb derselben ruhig verbleiben, um erst später wieder lebendig zu werden. Die Beobachtung selbst muß hier allein den Ausschlag geben; ein Körper, der einer Pflanze entschlüpft, eine Zeitlang scheinbar freiwillig umherschwärmt, dann stille liegt und selbst wieder zur neuen Pflanze wird, kann niemals, obschon er häufig einen rothen Punkt und Wimpern besitzt, ein Thier sein. Ein Geschöpf dagegen, gleichfalls ohne innere Organe, welches ohne zu keimen andere ihm ähnliche Geschöpfe erzeugt, oder sogar zu einem mit bestimmten Organen versehenen Thiere wird, muß von Anfang an ein Thier gewesen

¹⁾ SCHMACHT, Mikroskopisch-chemische Untersuchung des Mantels der Ascidien. MÜLLER'S Archiv 1861.

sein. Die Entwicklungsgeschichte und die genaue Beobachtung der Lebenserscheinungen kann hier allein entscheiden; wer einmal das Leben der Schwärmosporen genau verfolgt, sich mit der Art ihrer Bewegungen vertraut gemacht, wird solche wohl in den meisten Fällen von den häufig neben ihnen vorhandenen Infusorien unterscheiden können. Die Infusorien bewegen sich willkürlich, sie stehen bald stille, gehen bald schnell, bald langsam, und spielen scheinbar mit anderen, ihnen verwandten, Geschöpfen; die Schwärmosporen dagegen bewegen sich ungleich regelmäßiger, und liegen erst stille, wenn sie keimen. Die Aufnahme fester im Wasser vertheilter Stoffe in den Körper eines organischen Wesens ist kein sicherer Beweis für die Gegenwart einer organischen Oeffnung, denn es ist noch nicht entschieden; ob bei einer gallertartigen oder halbfesten Umgrenzung nicht feste Körper eindringen können, ohne daß nachher eine durch sie entstandene Oeffnung sichtbar bleibe. Die Nichtaufnahme solcher Stoffe kann andererseits nichts gegen die thierische Natur beweisen. — Nach F. COHN¹⁾ gehören auch die Volvocinen. (*Volvox Globator*, *Stephanosphaera*) dem Pflanzenreich; jede Schwärmospore ist ähnlich wie bei *Chlamidococcus* mit zwei Wimpern versehen, die Membran der Mutterzelle verbleibt als Hülle um die Schwärmosporen¹⁾.

Sehr interessant ist noch das von A. BRAUN²⁾ für einige einzellige Algen nachgewiesene Schmarotzerleben, wodurch manche bisher räthselhafte Verhältnisse der Algen erklärt werden. Die von BRAUN aufgestellte Gattung *Chytridium* besteht nämlich aus Organismen, welche sich entweder auf eine andere im Wasser lebende Pflanze äußerlich festsetzen, oder mit einer Verlängerung wurzelartig in dieselbe eindringen und im Innern der Nährpflanze ihr eigenes Leben führen. So ernährt selbst die einzellige Alge *Gleococcus mucosus* nicht selten eine noch kleinere einzellige Schmarotzeralge, das *Chytridium apiculatum*. Viele dieser einzelligen kleinsten Schmarotzerpflanzen sind auf eine ganz bestimmte Nährpflanze angewiesen, so lebt eine Art (*Chytridium pollinis*) nur auf dem Blüthestaub der Kiefer, 3. andere Arten aber werden nur auf bestimmten Oedogonien-Arten gefunden, andere dagegen nehmen mit verschiedenen Nährpflanzen süßlieb, was an die

¹⁾ COHN, eine neue Gattung der Volvocinen. v. SZIBOLD's und KÖLLIKER's Zeitschrift Bd. V. 1854. Ders. mit Vichura über *Stephanosphaera pluvialis*. Acta acad. L. C. XXVI. p. 1.

²⁾ A. BRAUN, über *Chytridium*. Abhandl. der Berliner Akademie 1856.

höheren Schmarötzerpflanze erinnert, von denen einige ebenfalls auf ganz bestimmte Nährgewächse angewiesen sind (*Cytinus hypocistis* wird nur auf *Cistus*-Arten gefunden), während andere weniger wählerisch sind; die Mistel (*Viscum album*) lebt auf den meisten Laub- und Nadelbäumen. Auch *Pythium entophyllum* gehört nach PRINGSHEIM zu den Schmarötzeralgen; es lebt in den Copulationskörpern der Spirogyren und wächst wieder aus ihnen hervor, um nach Art der *Saprolegnia* (Fig. VI, Taf. 20), seine Oogonien zu bilden. Ebenso gehört vielleicht die von CENKOWSKY entdeckte *Monas parasitica*, durch welche die Pseudogonidien im Innern der Spirogyren-Zelle entstehen (p. 218), zu den einzelligen Schmarötzeralgen. KLOSS¹⁾ und CENKOWSKY²⁾ haben das Eindringen der Chytridium- und Rhizidium-Schwärmsporen in das Innere der Conferenzellen direct nachgewiesen.

Eine dritte Vermehrungsart, durch sich aus dem Verband lösende vegetative Zellen, ist außerdem noch für die Algen bekannt. Für *Spirogyra* ist bis jetzt sogar nur die Fortpflanzung durch die ruhenden Copulationsporen, vermittelst welcher die Pflanze überwintert und durch sich abtönde vegetative Zellen (Brutzellen) nachgewiesen, welche sich in der eigenthümlichen, Bd. 1. p. 186 beschriebenen, Weise von dem Faden abgliedern und neue selbstständige Exemplare bilden, und so während der Sommerzeit die Vermehrung dieser Pflanze übernehmen. Bei *Ulothrix* dagegen geschieht die Fortpflanzung auch im Sommer bald vorzugsweise durch Schwärmsporen und bald fast ausschließlich durch Brutzellen (Bd. 1. p. 227). Die Umstände, unter welchen diese einfachen Gewächse leben, scheinen überhaupt einen sehr wesentlichen Einfluß auf ihre Lebensweise selbst auszuüben; so erfolgt die Encystirung der einzelligen Algen, nach COHN und CENKOWSKY immer unter ganz bestimmten Verhältnissen. — Bei *Prasiola* lösen sich nach JESSEN¹⁾ die Zellen des Randes ähnlich den Randzellen der Blätter vieler Lebermoose (*Jungermannia anomala*) aus dem Verbande und bilden neue Pflanzenexemplare. Ebenso fand ich auf Steinen am Meeresstrande zu Funchal häufig eine kleine grüne ulvonartige Alge, welche in gleicher Weise aus Brutzellen neue Pflanzen erzeugte; ganze Stücke des nur aus einer Zellschicht bestehenden Laubes lösten sich hier auf einmal aus dem Verbande, um

¹⁾ KLOSS, Monatsbericht der Berliner Akademie December 1856.

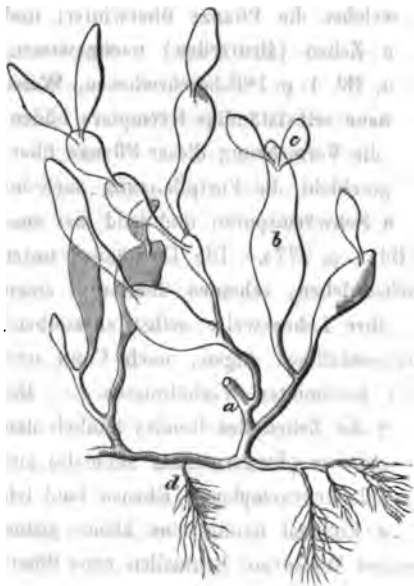
²⁾ CENKOWSKY, Botanische Zeitung 1857. No. 14.

wieder in ihre einzelnen Zellen zu verfallen, welche bald darauf keimten.

Es giebt demnach für die Algen zweierlei Arten der ungeschlechtlichen Fortpflanzung, ja es scheint sogar, als ob einige derselben mit zweierlei Formen keimfähiger Schwärmsporen versehen wären (Bryopsis, Microspora, Phycoseris), was an den Dimorphismus in der Fructification der Pilze erinnern würde.

Einzellig nennt man diejenigen Algen, welche entweder wirklich als vollkommen ausgebildete Pflanzen nur aus einer Zelle bestehen, wie Chlamidococcus und Caulerpa, oder wo mehrere Zellen entweder faden- oder flächenartig verbunden sind, jede Zelle aber denselben Werth besitzt und deshalb als vegetative Zelle, aber auch als Vermehrungsorgan auftreten kann (Ulothrix, Spirogyra, Hydrodictyon, Palmella). Als Zellencolonien dagegen bezeichnet man solche Algen, wo mehrere oder viele unter sich gleiche, aber für sich bestehende,

Fig. 179.



Organismen, für längere Zeit mit einander, entweder durch die sich ausdehnende Membran der Mutterzelle verbunden (Volvox, Stephanosphaera), oder sonst wie mit einander vereinigt bleiben (die Noctoc-Arten u. s. w.).

Bei Caulerpa bildet die einfache oftmals fufslange Zelle von eigenthümlichem Bau (Bd. 1. p. 180), sowohl einen dünnen stielrunden Stamm als flache, nach der Art, vielgestaltige Blätter (Fig. 179). Der Stamm entsendet wieder vielfach verzweigte wurzelartige Ver-

Fig. 179. Ein kleines Stück der Caulerpa prolifera in natürlicher Größe. *a* Stengel, *b* Blatt, *c* junges Blatt, welches unter der Spitze des alten Blattes hervorsproßt, *d* Wurzel. (Andere Caulerpa-Arten haben zierlich gezähnte Blätter. Stengel, Blatt und Wurzel können hier nur der Gestalt und der Function nach, aber nicht anatomisch unterschieden werden.)

längerungen, die auch den Dienst wirklicher Wurzeln versehen und in welchen niemals Blattgrün, welches den blattartigen Anbreitungen dieser Pflanze die grüne Farbe verleiht, vorkommt. *Caulerpa* ist eine einzellige Pflanze, an welcher man morphologisch und physiologisch Stamm, Blatt und Wurzel unterscheiden muß, da diese Elementarorgane der höheren Gewächse sich hier gestaltlich und functionell differenziren, dagegen anatomisch nicht begründen lassen. Die Fortpflanzungsweise der *Caulerpa* ist leider noch gänzlich unbekannt, doch darf ich wohl annehmen, dafs, wie bei *Vaucheria*, Schwärmsporen aus der Spitze der Blätter entlassen werden, weil ich bei älteren Blättern an dieser Spitze eine durch Bildung jüngerer Zellstoffschichten wieder geschlossene Oeffnung finde, bei jungen Blättern aber an dieser Spitze kugelförmige, grün gefärbte Anhäufungen, den unfertigen Schwärmsporen der *Vaucheria* ähnlich, angetroffen habe.

Schwärmsporen, oder freie bewegliche Fortpflanzungszellen, sind nur für die Algen bekannt¹⁾.

¹⁾ Zur Literatur über die Fortpflanzung der Algen:

- AKESCHOFF, die Copulation der *Zygnemacoen*. Bot. Zeit. 1855. p. 564. Flora 1855. p. 675.
- DE BARY, Zur Kenntnifs der *Achlya prolifera*. Bot. Zeit. 1852. p. 473. — Ders., Ueber *Oedogonium* und *Bulbochaete*. Abhandl. der Senckenbergischen Gesellschaft zu Frankfurt a. M. Bd. I. — Ders., Ueber die Copulationsprocesse im Pflanzenreich. Bericht der naturforschenden Gesellschaft in Freyburg 1857.
- BAYERROFFER, Entwicklung und Befruchtung von *Thrombium Nostoc*. Bot. Zeit. 1857. p. 137.
- BRAUN, A., *Algarum unicellularium genera nova et minus cognita*. Leipzig 1855. — Ders., *Chytridium*, eine Gattung einzelliger Schmarotzergewächse. Abhandlungen der Berliner Akademie 1855. — Ders., die Verjüngung in der Natur. Leipzig 1850.
- CASPARY, R., Vermehrungsweise des *Pediastrum ellipt.* Bot. Zeit. 1850. p. 786.
- CHEKOWSKY, L., Algeologische Studien. Bot. Zeit. 1855. p. 777. — Ders., *Rhizodium confervae glomeratae*. Bot. Zeit. 1857. p. 223. — Ders., die Pseudogonidien: PRINGSHEIM's Journal 1857. p. 371. — Ders., Bemerkungen über STEIN's Actineten-Lehre. 1855. — Ders., zur Genesis eines einzelligen Organismus. — Ders., Ueber meinen Beweis für die *Generatio primaria*. *Mélanges biologiques* T. II.
- COHN, F., Eine neue Gattung aus der Familie der *Volvocinen*. Zeitschrift von SEBOLD und KÖLLIKER Bd. IV. 1852. — Ders., Entwicklungsgeschichte mikroskopischer Algen und Pilze. *Acta L. C.* Bd. 24. p. 1—156. — Ders., Entwicklung und Fortpflanzung der *Sphaeroplea annulina*. Monatsbericht der Berliner Akademie 1855. — Ders., Beiträge zur Entwicklungsgeschichte der Infusorien. SEBOLD's und KÖLLIKER's Zeitschrift 1853 und 1854. — Ders., über *Chlamidococcus*. *Acta A. L. C.* — COHN und WICHURA, Entwicklungsgeschichte der *Stephanosphaera pluvialis*. *Acta A. L. C.* XXVI.
- CRAMER, C., Entwicklungsgeschichte der *Ceramioen*. NÄGELI's und CRAMER's pflanzenphysiologische Untersuchungen 1857.
- CROUAN, *Études microscopiques sur quelques algues nouvelles*. Flora 1852.

Die Fortpflanzung der Charen.

§. 62. Die Charen, sämmtlich Wasserpflanzen, mit berindetem (Chara) oder unberindetem (Nitella) Stamm und Blättern (p. 39), schliessen sich durch Coleochaete im Bau ihres weiblichen Organs dem Algen an.

Das weibliche Organ der Charen, welches von den verschiedenen Schriftstellern eben so verschiedene Namen erhalten, aber wohl am richtigsten mit **HORMEISTER** Archegonium oder Keimorgan genannt

- DERRIS** et **SOLIER**, Sur les organes reproducteurs des algues. *Annal. des sciences nat.* 1851.
- DIPPEL**, zur Fortpflanzung der *Vaucheria sessilis*. *Flora* 1856. p. 481.
- FISCHER**, Beitrag zur Kenntniss der Nostochinen. Bern 1853.
- FOCKE**, Physiologische Studien. Heft 1 u. 2. Bremen 1847 u. 1854.
- FRESENIUS**, Controverse der Verwandlung der Infusorien in Algen. Frankfurt a. M. 1847.
- JESSEN**, C., Prasiolae gen. alg. monographia. Kiliae 1848.
- ITZIGSOHN**, die Algengattung *Psychohorminum*. *Flora* 1854. p. 17. — Ders., Männlicher Apparat der *Spirogyra* und anderer Conserven. *Bot. Zeit.* 1853. — Ders., Spermatozoen der *Vaucheria*. *Bot. Zeit.* 1854. p. 527. — Ders., Sporenbildung bei *Chaetophora*. *Bot. Zeit.* 1852. p. 527.
- KARSTEN**, H., Fortpflanzung der *Conserva fontinalis*. *Bot. Zeit.* 1852. p. 89. — Ders., zur Geschichte der Befruchtung der Algen. *Bot. Zeit.* 1857. p. 1.
- METTENIUS**, Algeologische Beobachtungen. *METTENIUS Beiträge* 1850. p. 30—49.
- NÄGELI**, *Caulerpa prolifera*. **NÄGELI'S** und **SCHLEIDEN'S** Zeitschrift Heft 1. p. 134—167. — Ders., Wachstumsgeschichte der *Delesseria Hypoglossum*. Heft 2. p. 121—137. — Ders., *Polysiphonia*. Heft 3—4. p. 207—237. — *Herposiphonia*. Heft 3—4. p. 238—256.
- PRINGSHEIM**, N., Algeologische Mittheilungen. a) Keimung der *Spirogyra*. b) Ueber eine Form beweglicher Sporen bei *Spirogyra*. *Flora* 1852. p. 465. — Ders., Entwicklungsgeschichte der *Achlya prolifera*. *Acta academ. L. C.* 1851. — Ders., Ueber die Befruchtung und Keimung der Algen und das Wesen des Zeugungsactes. *Monatsbericht der Berliner Akademie* 1855. — Ders., Ueber Befruchtung und Generationswechsel der Algen. *Monatsbericht der Berliner Akademie* 1856. — Ders., Beiträge zur Morphologie und Systematik der Algen. **PRINGSHEIM'S** Jahrbücher Bd. L p. 1—10 u. p. 289—306. — Ders., Kritik und Geschichte der Untersuchungen über das Algengeschlecht. Berlin 1857.
- SOMMER**, Algeologische Mittheilungen über *Chytridium*, *Rhizidium*, *Vaucheria*, parasitische Algen, *Pythium*. *Verhandl. der physik.-medic. Gesellschaft zu Würzburg*. Bd. VIII. u. IX.
- THURET**, *Recherches sur les zoospores des Algues et les Anthéridies des cryptogames*. Paris 1851. Mit 31 Tafeln. — Ders., Sur la fécondation de *Fucacées*. *Annal. des sciences nat. Sér. 4. Tom. II et III.* — Ders., Observations sur la reproduction de quelques Nostochines. *Mém. de Cherbourg* 1857. — Ders., Deuxième note sur la fécondation de *Fucacées*. *Mém. de Cherbourg* 1857.
- UNGER**, die Pflanze im Momente der Thierwerdung. Wien 1843. — Ders., Entstehung der niedrigsten Algenformen. *Sitzungsbericht der Wiener Akademie* XI. p. 301.

wird, besteht nämlich aus einer ursprünglich unbedeckten Zelle, welche, wahrscheinlich erst nach geschehener Befruchtung, durch 5 Zellen, dem Stamm der Chara ähnlich, eine spiralgewundene Berindung erhält, welche die große Centralzelle (BRAUN'S primäre Kernzelle) umschließt und auf dem Scheitel derselben mit einem fünfzelligen Kranze endigt (Taf. VII. Fig. 28 A). A. BRAUN, dem wir die ausführlichste und genaueste Entwicklungsgeschichte der Charen verdanken, hat nun bei den Nitella-Arten in der centralen Zelle nach einander mehrere Zellengenerationen entstehen und vergehen sehen und aus der letzten Generation die Bildung der späteren Centralzelle (BRAUN'S quaternäre Kernzelle) beobachtet. Diese wird nach BRAUN direct zur Spore, nach HOFMEISTER entsteht dagegen in ihr bei den Characeen erst eine neue Zelle, deren Ansbildung zur Amylum und Oel haltenden Spore von der Befruchtung abhängt, was sich durchaus an die Bildung der freien Zelle, dem HOFMEISTER'Schen Keimbläschen, im Archegonium der höheren Kryptogamen anschließen würde. Der Befruchtungsvorgang ist leider zur Zeit noch nicht bekannt. Aus der centralen, mit großen, deutliche Schichten zeigenden, Stärkmehlkörnern und Oeltropfen erfüllten, Zelle tritt bei der Keimung die junge Pflanze hervor, wobei der Zellkranz auf dem Scheitel der Sporenfucht durchbrochen wird²⁾.

Das männliche Organ, früher Globulus, auch Anthere genannt, wird jetzt ganz allgemein als Antheridium bezeichnet; welche Benennung für das männliche Organ der Kryptogamen überhaupt von BACHOFF zuerst gebraucht wurde, um dasselbe, bei damals nur wahrscheinlich geschlechtlicher Bedeutung, von der Anthere der Phanerogamen zu unterscheiden. Diese Antheridien nun, welche entweder mit dem weiblichen Organ auf derselben Pflanze oder auf getrennten Stämmen, und zwar im ersten Falle in der Regel in der Nähe der Archegonien, vorkommen, sind von höchst eigenthümlichem, sehr com-

¹⁾ A. BRAUN, Ueber die Richtungsverhältnisse der Saftströme in den Zellen der Charen. Zweiter Theil. p. 57.

²⁾ A. BRAUN ist, weil sich das weibliche Organ der Characeen in anderer Weise als das Archegonium der höheren Kryptogamen bildet, nicht geneigt, die HOFMEISTER'Sche Bezeichnung desselben anzunehmen, er nennt dasselbe Sporenknospen (Sporophyas), die Hülle der Centralzelle bezeichnet er als Sporenhülle (Sporostegium). Da aber die Keimpflanze der Characeen, abgesehen vom anatomischen Bau dieser Pflanzen, wie bei den Farrnkräutern und Schachtelhalmen, aus dem weiblichen Organ hervorwächst, so erblicke ich in der sogenannten Sporenfucht der Characeen mit HOFMEISTER das Analogon des Keimorgans. Dürfte man doch, wenn man die Entwicklungsgeschichte und den anatomischen Bau zu Rathe ziehen wollte, auch das männliche Organ der Characeen nicht Antheridie nennen.

plicirtem Bau, welcher von MEYEN, FRITSCH, THURET und Anderen beschrieben und dessen Entwicklungsgeschichte durch A. BRAUN von der ersten Zelle ab verfolgt ist. — Die ausgebildete Antheridie ist ein von einer kurzen Basalzelle (unteren Stielzelle oder Scheibenzelle) getragenes kugeliges Körperchen (Taf. VII. Fig. 28 B.), dessen Wand aus 8 flachen, dreieckigen, und im Zustande der Reife mit einem hochrothen körnigen Inhalt erfüllten, Zellen, deren Rand strahlenförmig eingefaltet ist und die je 4 die untere, den durchgehenden Stiel umfassende, und wieder je 4 die obere Halbkugel bilden und Klappen, von BRAUN aber Schilder (Scuta) genannt werden (Taf. VII. Fig. 29 d.). Von der Mitte jedes Schildes geht eine walzenförmige Zelle, das Rührchen, nach BRAUN der Griff (Manubrium), zum Mittelpunkt der Antheridie (Taf. VII. Fig. 29 e.), wo auf der Spitze einer meistens flaschenförmigen Stielzelle (obere Stielzelle oder Flaschenzelle der Autoren) (Taf. VII. Fig. 28 f.) zahlreiche kleinere kugelförmige Zellen, die BRAUN primäre und sekundäre Köpfchen nennt, erscheinen (Taf. VII. Fig. 28 u. 30 g u. h.), welche letztere wieder büschelartig mehrere aus zahlreichen kleinen Zellen, confervenartig zusammengesetzte, lange Fäden (die Antheridienfäden) tragen (Taf. VII. Fig. 30 i.), die durch einander verschlungen das Innere der Antheridie ausfüllen. In jeder Zelle des Antheridiumfadens entsteht nun eine kleine länglich runde Schleimzelle (Taf. VII. Fig. 31 a.), und in derselben, wie bei den Lebermoosen, durch Umbildung des Zellkerns, ein Spiralfaden, der, wenn die reife Antheridie sich durch ein Auseinanderweichen ihrer Klappen öffnet, meistens schon als freier Spiralfaden aufgerollt in der Zelle des Antheridiumfadens liegt und sich häufig schon in derselben bewegt, dann aber die Zelle verläßt und, dem Schwärmfaden der Laub- und Lebermoose ähnlich, munter im Wasser umherschwärmt¹⁾.

Die Schwärmfäden der Characeen, welche von BISCHOFF²⁾ zuerst gesehen, aber für Infusorien gehalten wurden, bestehen nach VARLEY und MEYEN aus einem dickeren Theil mit mehreren, 3 bis 4, Windungen, welcher allmählig in einen viel längeren, einer Peitschenschnur ähnlichen, Theil übergeht, den man erst, wenn der Schwärmfaden zur Ruhe gekommen ist, deutlich erkennt. Während sich der dickere

¹⁾ Die halb reifen Antheridien und Sporenfrüchte erscheinen als kleine rothe Knöpfe am Stamm und an den Zweigen der Chara. Die Sporenfrucht ist größer als die Antheridie. Einige Nitella-Arten sind eingeschlechtig.

²⁾ BISCHOFF, die Charen und Equisetaceen. Nürnberg 1828. p. 13.

Theil um seine Längsachse dreht, zeigt nach MEYER der fadenförmige Theil meistens sehr lebhaft Bewegungen¹⁾. Nach AMICI, THURET und A. BRAUN dagegen endigt der dickere, aus mehreren Windungen bestehende, Theil des Schwärmfadens, sowie es THURET²⁾ auch für den Schwärmfaden der Leber- und Laubmoose abbildet, mit zwei langen, schwingenden Wimpern. — A. BRAUN hat die Drehung des Schwärmfadens der *Chara fragilis constant* rechts gefunden. — Nach MERTENS wird der Spiralfaden der Chara durch Säure in wenig Secunden, mit Hinterlassung eines kleinen gelben Körperchens, vollständig aufgelöst. — Nachdem ich nun in diesem Sommer (Anfang Juli 1858) das Ausschlüpfen, die Bewegung und den Bau der Schwärmfäden bei *Chara fragilis* verfolgte, habe ich im Allgemeinen den vortrefflichen Beobachtungen MEYER's und THURET's wenig hinzuzufügen. Die Schwärmfäden, die zwar fertig frei in den Zellen der Antheridienschläuche lagen, traten oftmals ohne sich vorher bewegt zu haben, ganz plötzlich zu Hunderten auf einmal aus dem Faden hervor und schwärmten munter umher, lebten aber nicht lange; ich habe sie niemals länger als 15 — 20 Minuten beweglich gesehen. In nicht minder häufigen Fällen dagegen, wo sie sich munter innerhalb der Zellen des Antheridiumfadens drehten, traten in der Regel nur wenige heraus und die Bewegung der anderen, welche in der Haft verblieben, war gleichfalls nach 15 — 20 Minuten beendet, woran vielleicht die Witterung, ein trüber nicht sehr warmer Tag (+ 14° R.) Schuld sein mag, indem THURET gefunden, daß die Schwärmfäden der *Chara* bei günstiger Witterung vom Morgen bis zum Abend, bei ungünstigem Wetter dagegen nur für kurze Zeit beweglich bleiben und auch viel trüger in der Bewegung sind. Die Schwärmfäden der *Chara* kommen, wie es MEYER und THURET beschrieben, mit dem dickeren Theil zuerst aus der Zelle hervor; bei ihrem Freiwerden streckt sich das Spiralband, welches, aus 3 bis 5 Windungen bestehend, den dickeren Theil desselben bildet, oftmals sehr bedeutend, auch bleiben sie manchmal mit dem hinteren Theil für kurze Zeit noch an der Zelle hängen. Nachdem sie frei geworden, und sich wieder korkzieherartig aufrollt, gehen sie mit dem dünneren Ende voran, sich um ihre Axe drehend, schraubenförmig im Wasser eiaher und läßt das Strömen des letzteren vor ihnen, zumal wenn man unlösliche Farbstoffe, als Carmin in dasselbe

1) MEYER's Pflanzenphysiologie. Bd. III. p. 222. Taf. XII. Fig. 17—28.

2) Annales des sciences. Tom. 16. Pl. 9.

vertheilt, schon ein Bewegungsorgan an dieser Spitze vermuten; bisweilen sieht man auch peitschenartig einen äußerst zarten Faden in weiteren Windungen als das Spiralband des Schwärmfadens beschreibt, im Wasser umherschlagen (Taf. VII. Fig. 32 a), allein es ist, solange sich der letztere bewegt, unmöglich zu entscheiden, ob ein oder mehrere schwingende Fäden den Wasserstrudel veranlassen. Selbst wenn der Schwärmfaden von selbst ruhig geworden, oder durch Jod getödtet wurde, ist es noch schwer diese Frage zu beantworten; wenn man dagegen, nach der Angabe von THURER, die im Wasser frei gewordenen Samenfäden durch langsames Verdunsten des Wassers auf dem Objectträger, unter dem Schutze einer Glasglocke, eintrocknen läßt, so sind die Fäden mit ihren Bewegungsorganen deutlich sichtbar und man erkennt jetzt, daß sie, ganz so wie es THURER abbildet (Taf. VII. Fig. 33), mit zwei äußerst feinen Fäden versehen sind, die etwa dieselbe Länge als der schraubenförmig gewundene dickere Theil des Schwärmfadens besitzen (Taf. VII. Fig. 32 b u. c). Wenn der eingetrocknete Schwärmfaden günstig liegt, so scheint es, als ob beide schnurförmige Fäden (die Wimpern, Cilien der Autoren) durch Theilung des sich allmähig verschmälernden Endes des einfachen pfropfenzieherförmig gewundenen Theiles entstanden sind. Zweimal habe ich einen Schwärmfaden mit drei langen Wimpern gesehen, häufiger dagegen nur einen langen peitschenschnurförmigen Faden als directe Verlängerung des dickeren Theiles beobachtet, ganz so wie es MEYER für Chara und wie ich es für die Lebermoose (Pflanzenzelle, Taf. V. Fig. 7—10 u. 20—28) abgebildet habe. Im normalen Falle sind aber ganz entschieden zwei Wimpern vorhanden und bin ich deshalb geneigt, auch für die Leber- und Laubmoose, deren viel kleinere Schwärmfäden denen der Chara im übrigen durchaus ähnlich sind, zwei schwingende Wimpern anzunehmen, während ich bisher mit MEYER nur eine Wimper gesehen zu haben glaubte. Die aufbewahrten eingetrockneten Schwärmfäden der *Peltia* und des *Polytrichum*, welche ich noch besitze und andere von *Marehantia* und *Sphagnum*, welche mir von THURER freundlich mitgetheilt wurden, können freilich diese Frage nicht mit absoluter Gewißheit entscheiden, da ich bisweilen zwei, nicht selten aber auch nur einen Faden finde und im ersten Falle nicht immer sicher bin, ob der zweite Faden wirklich demselben Spermatozoid gehört, im zweiten Falle aber nicht wissen kann, ob der eine Faden vielleicht durch das Eintrocknen verloren

gegangen ist¹⁾. Ich lasse deshalb diese Frage unentschieden und bilde am betreffenden Orte neben der von THURKT gegebenen Darstellung, Schwärmfäden, wie ich sie sah, bald mit zwei und bald mit einer Wimper ab, indem es mir in der That auch nicht sehr wesentlich erscheint, ob eine oder ob zwei Wimpern vorhanden sind. Der dickere sproffenzieherartig gewundene Theil des Schwärmfadens der Chara scheint walzenförmig zu sein; am vorderen, die beiden Wimpern tragenden Ende ist er am dünnsten, am hinteren Ende dagegen am dicksten und hier durchsichtig und von körnigem Aussehen. Der Faden scheint sehr weich zu sein, denn beim Eintrocknen wird er häufig platt; wässrige Jodlösung färbt ihn gelb und tödtet augenblicklich seine Bewegung, die nicht allein in der Drehung um seine Axe und in dem Schwingen der beiden Wimpern, sondern auch in einer Streckung und Zusammensziehung des dickeren Theiles besteht. — Die Wand der Antheridienzellen wird durch Jod- und Schwefelsäure schwach blau gefärbt, was erst bei engerem Faden deutlich wird; die übrigen Theile der Antheridie nehmen nach der relativen Dicke ihrer Wände eine mehr gesättigt blaue Färbung an.

Bei *Nitella*, wo die Antheridien köpfchenartig zusammenstehen, findet man die verschiedensten Entwicklungsstadien neben einander; die Nitellen eignen sich deshalb für die Entwicklungsgeschichte der Geschlechtsorgane ungleich besser als die Gattung *Chara*, deren Antheridien und Archegonien einzeln auftreten. Nur diejenigen Antheridien, welche sich freiwillig öffnen, zeigen bewegliche Samenfäden.

Eine ungeschlechtliche Vermehrung der Charen erfolgt durch sich ablösende Stengelknospen.

¹⁾ Wenn man die freigewordenen Schwärmfäden der Chara unter einem dünnen Deckglas langsam eintrocknen läßt, so kann man sich beim allmähigen Verschwinden des Wassers überzeugen, daß wirklich die sehr zarten Wimpern häufig abgerissen werden, so daß man später nicht selten Schwärmfäden ohne Wimpern und diese frei daneben findet. Es ist deshalb viel besser, das Wasser unbedeckt verdunsten zu lassen.

²⁾ Zur Literatur über die Fortpflanzung der Charen:

BRUNN, A., Ueber die Richtungsverhältnisse der Saftströme in den Zellen der Characeen. Zweiter Theil. Monatsbericht der Berliner Akademie. 1853.

FARROCHE, Ueber den Pollen. St. Petersburg 1837.

HOFFMEISTER, Flora 1851.

MAYR, Pflanzenphysiologie Bd. III.

METTENIUS, Entwicklungsgeschichte der beweglichen Spiralfäden bei Chara. Bot. Zeit. 1845. p. 17.

MÜLLER, C., Entwicklungsgeschichte der Charen. Bot. Zeit. 1845.

FRINGSHEIM hat seine Arbeiten über die Characeen noch nicht veröffentlicht.

Die Fortpflanzung der Lebermoose (*Musci hepatici*).

§. 63. Bei den Lebermoosen, deren nur wenige auf dem Wasser schwimmend leben, erscheinen die Geschlechtsorgane an der ausgebildeten Pflanze und zwar entweder auf demselben Exemplar oder getrennt auf männlichen und weiblichen Exemplaren.

Das weibliche Organ, Pistill, von *HORNISTEK* *Archegonium* genannt, besteht aus einem aus Zellen zusammengesetztem Körper, dessen etwas angeschwollene Basis in einen kürzeren oder längeren Halstheil übergeht (Fig. 180). Ursprünglich an seiner Spitze geschlossen, öffnet sich, zur Zeit der Befruchtung, die Spitze des Halstheils und man erkennt einen engen Canal, welcher bis zur angeschwollenen Basis des Pistills hinabführt¹⁾, in letzterer aber, welche eine kleinere oder größere Höhle bildet, liegt nach *HORNISTEK* eine freie Zelle (das Keimbläschen), welche nach geschehener Befruchtung die erste Zelle der künftigen Frucht abgiebt²⁾.

Diese Pistille stehen nun entweder einzeln (*Blasia*) oder zu zwei (*Frullania*) (Fig. 180), oder in größerer Anzahl (*Diplolaena*, *Alicularia* und die meisten *Jungermannien*) neben einander, auch treten sie nach der Pflanzenart an ganz bestimmten Orten auf; so erscheinen dieselben besonders häufig am Ende der Zweige (*Haplomitrium*, *Frullania*, *Lejeunia*, *Liochlaena*, *Alicularia*, *Plagiochila*) oder sie entstehen in der Achsel eines Blattorgans (*Metzgeria*), oder sie stehen gar auf einem besonderen, sich später als Fruchtstand ausbildenden Organ (bei den *Marchantieen*). Nur in seltenen Fällen verändern sie scheinbar ihre Lage, so stehen bei *Blasia* die unbefruchteten Pistille ohne Regel einzeln zerstreut auf der Oberfläche des Laubes; wenn keine Befruchtung erfolgt, bleiben sie auch unverändert in derselben Stellung, das be-

THURBT, Les anthéridies des cryptogames. *Annal. d. sciences*. 3e Série. Tom. 16.
 VARLEY, Improvements in the vial microscope. *Transact. of the Loc. of Arts etc.*
 Vol. I.

¹⁾ Dieser Kanal, der in jedem Laub- und Lebermoospistill vorhanden, entsteht nach *HORNISTEK* durch Resorption der Querwände einer axilen Zellenreihe.

²⁾ *GOTTSCHE*, welcher bei *Calypogeia* dieses Keimbläschen gesehen hatte, hielt dasselbe nicht für eine freie, sondern im Grunde der Pistillhöhle festsetzende Zelle. — Mir sind leider bei *Anthoceros* die allerjüngsten Zustände der Fruchtanlage entgangen; ich glaubte deshalb mit *GOTTSCHE* ein Hervorwachsen derselben aus dem Grunde der Pistillhöhle annehmen zu müssen. (*Botanische Zeit.* 1850. pag. 464.)

fruchtete Pistill dagegen wird, weil sich nach geschehener Befruchtung das Gewebe des Laubes um dasselbe erhebt, vom Laube überwachsen, so daß es später in einer Höhlung des letzteren liegt und in derselben seine Frucht zur Reife bringt. Auf eine ähnliche Weise gelangt die Fruchtanlage der Geocalyceen in die, sich nach geschehener Befruchtung über dieselbe bildende, bei Calypogeia einem Ameiseneie ähnliche, fleischige, in die Erde versenkte Fruchthülle¹⁾. Auch bei den Riccieen sind die Früchte im Laube eingesenkt. Selbst wenn viele Pistille neben einander vorhanden sind, bildet sich doch in der Regel nur ein oder in gar seltenen Fällen bilden sich zwei Früchte aus, um die Pistille aber erhebt sich bei vielen Arten ein wahrscheinlich aus mehreren nicht getrennten Blättern entstandenes Gebilde, welches man Kelch oder Perianthium nennt und dessen Formen nach der Gattung und Art sehr verschieden sind (bei allen Jungermannien, ferner bei Madotheca, Lejeunia, Frullania, Diplolaena), oder es fehlt ein solcher Kelch (bei Aneura, Metzgeria und Haplomitrium). Wenn sich nun, wie in der Regel, unter dem Kelch noch eine Anzahl durch ihre Gestalt von den Blättern der vegetativen Theile abweichender Blattorgane findet, so werden dieselben Perichätialblätter genannt.

Das männliche Organ oder die Antheridie besteht aus einem meistens kugeligen, bei den Marchantieen dagegen länglichen Körperchen, das von einem kürzeren oder längeren Stiel getragen wird und dessen Wandung meistens aus einer Zellenlage, in manchen Fällen aber auch, wie ich mich überzeugt zu haben glaube, aus zwei Zellenlagen besteht (bei Plagiochila). Zur Zeit der Reife öffnet sich die Antheridie an ihrer Spitze durch langsames Auseinandertreten weniger Zellen; plötzlich reißt die Decke und der befruchtende Inhalt (Fovilla) wird, einer trüben Wolke gleich, ziemlich weit hinweggeschleudert. Bei Haplomitrium und Plagiochila sah ich häufig den Austritt der Fovilla (Taf. VII. Fig. 1—3). Die Antheridie entwickelt sich aus einer einfachen Zelle an der Oberfläche des Laubes (Pellia), diese theilt sich mehrfach und es entsteht ein von einem meistens kurzen Stiel getragenes Knöpfchen. Die äußere Zellenlage wird zur Wandung, während in den von ihr umschlossenen Zellen die Vermehrung lange fort dauert und als letztes Product die Mutterzellen der Schwärmfäden liefert²⁾.

¹⁾ GOTTSCHKE, über die Fructification der Geocalyceen. Act. L. C. XXI. Desgleichen HOFMEISTER, Geocalyceae. Bericht der sächsischen Gesellschaft 1851.

²⁾ HOFMEISTER hat die Entwicklungsgeschichte der Antheridien am voll-

Die Antheridien finden sich bei den beblätterten Lebermoosen häufig in der Achsel der Blätter und zwar bei einigen in der unmittelbaren Nähe der Pistille (*Lioclaena*), bei anderen dagegen gesellig auf besonderen männlichen Zweigen (*Frullania*, *Plagiochila*), oder sie kommen ohne bestimmte Anordnung einzeln oder gesellig frei am Stamme vor (*Haplomitrium*, *Fossombronia*); bei den Marchantien stehen sie gleich den Pistillen auf besonderen Organen (männlichen Blütenständen, *Receptacula masculina*), oder sie werden endlich gleich den Pistillen der *Blasia* auf der Fläche des Laubes angelegt, während ihrer Ausbildung aber von dem Laube überwachsen, so daß sie im Zustand der Reife in demselben eingebettet liegen (*Pellia* und *Blasia*).

Die Enden der sogenannten männlichen Stämmchen von *Plagiochila asplenioides*, welche ich Anfangs Juli im Schwarzathal am Thüringer Walde sammelte, erscheinen kolben- oder ährenförmig, später wächst aus ihrer Spitze ein gewöhnlicher Blatttrieb hervor. Die Blätter, in deren Achseln sich immer zwei langgestielte Antheridien entwickeln, sind an der Basis bauchig erweitert, sie liegen mit ihren Rändern dicht auf einander. Die Antheridie ist kugelig mit einer doppelten Zellenumkleidung versehen. Die äußere Zellwand ist bei den reifen Antheridien fast hautartig geworden, sie kann leicht als Cuticula genommen werden, mit Jod und Schwefelsäure behandelt treten dagegen ihre sich blau färbenden, von einem weissen Netz umgrenzten, Zellen deutlich hervor. Unter dieser Oberhaut liegt eine Schicht anderer Zellen, die sich zur Zeit der Reife von einander lösen und beim Platzen der Antheridie als kleine etwas gekrümmte, Chlorophyll führende, Stückchen (Taf. VII. Fig. 7) hervortreten. Aehnliche Zellen finden sich in den Antheridien von *Haplomitrium* und *Diplolaena*. Der Inhalt der unreifen Antheridie besteht aus kleinen, runden Zellen, denen scheinbar eine Zellenstoffmembran mangelt; Chlorzink-Jod, sowie Jod und Schwefelsäure wirken nicht; die kleinen Zellen besitzen einen körnigen Inhalt, ihr Entstehen habe ich nicht beobachtet. Die reife Antheridie enthält statt dieser Zellen aufgerollte Spiralbänder und feinkörnige Stoffe; die Membran der Zellchen ist so zart, daß sich nicht entscheiden läßt, ob die Spiralfäden noch von einer Zellenhaut umkleidet sind oder nicht. Der aufgerollte Spiralfaden

ständigsten gegeben; ich habe dieselbe bei *Pellia* verfolgt, bin aber nicht im Besitz der betreffenden Zeichnungen und kann deshalb nicht specieller auf dieselbe eingehen.

zeigt mehrere Windungen; die Bewegung der Fäden beginnt in der Regel am Rande des freiwillig ausgetretenen Antheridien-Inhalts. Zuerst bewegt sich der vordere Theil des Fadens, indem er entweder langsam hin- und herschwingt, oder eine drehende Bewegung annimmt, später dreht sich der ganze Faden, endlich treten die Windungen desselben von einander, deren in der Regel drei vorhanden sind. Diese Windungen scheinen rund und von gleicher Stärke zu sein, sie sind nicht mit Wimpern bekleidet. Der vordere, sich zuerst bewegende, Theil geht ganz allmählig in einen (?) langen, dünnen Faden über, welcher sich lebhaft und unregelmäßig bewegt und in der Regel, gleich einer Peitschenschnur, hin- und herschwenkt; die vorhin erwähnten dickeren Windungen des Spiralfadens drehen sich dagegen nur um sich selbst, ohne ihre Stellung zu einander bemerkbar zu verändern. Der Spiralfaden geht langsam, sich um seine Axe drehend, vorwärts; nur einmal sah ich einen Faden rückwärts schreiten. Die Bewegung ist weniger lebhaft und weniger unregelmäßig, als bei den Spiralfäden (Schwärmfäden) der Farnkräuter. Jodlösung hemmt sie, Jod und Schwefelsäure färben die Schwärmfäden, ohne sie zu lösen, gelblich. Zucker und Schwefelsäure geben dem Gesamttinhalt der Antheridie eine schöne rosenrothe Färbung. Die kleinen Zellen, in denen sich der Schwärmfaden entwickelt, messen bis $\frac{3}{400}$ Millim.

Die männlichen Pflänzchen von *Pellia epiphylla* sind durch kleine runde, oftmals rothgefärbte Erhebungen auf der oberen Fläche des Laubes kenntlich. Unter genannten Erhebungen liegen in unbestimmter Anzahl (1—4) kurzgestielte¹⁾, runde Antheridien in einer nach oben geöffneten Höhle des Laubes eingebettet (Taf. VII. Fig. 8). Die Wand der Antheridie ist hier nur aus einer Zellschicht gebildet; die gekrümmten freien Zellen der Antheridie von *Plagiochila* und *Haplomitrium* fehlen. Nach der Spitze des Laubes liegen hier wie dort die jüngsten, nach der Basis die ältesten Antheridien; ich fand die letzteren zu Anfang Juli (ebenfalls im Schwarzathal) schon meistens entleert und die Höhlung, in der sie gelegen, zusammengefallen; oft war die ganze Antheridie bereits verschwunden. — Indem ich nun durch dasselbe Pflänzchen nach einander zahlreiche Querschnitte darstellte,

¹⁾ Die von TAURET gegebene Abbildung der Antheridie von *Pellia* (Annal. des sciences Tom. 16. Pl. 10. Fig. 3.) ist nicht ganz richtig, es fehlt sowohl der kurze Stiel der Antheridie als die Oeffnung des Laubes über dem Scheitel derselben, weil der Schnitt nicht die Mitte der Antheridie getroffen hat.

gelangte ich bald an eine Region, wo reife Antheridien vorhanden waren, welche ich isolirte und unter einem Deckglase betrachtete. In der Regel platzte die Antheridie freiwillig, meist an der Spitze, seltener bedurfte es eines gelinden Druckes; der Inhalt trat nicht plötzlich, sondern ganz allmählig hervor, er bestand aus kleinen Körnchen und aus aufgerollten Schwärmfäden (Taf. VII. Fig. 14. 15). Die Körnchen umgaben die letzteren, sie trennten sich erst allmählig von ihnen und zwar so, daß man aus der Lage der noch etwas zusammenhängenden Körnchen die Zwischenlagerung der Schwärmfadenzellen genau erkennen konnte (Taf. VII. Fig. 11). Die Schwärmfäden verhielten sich Anfangs ruhig, bald aber bewegten sie sich theilweise, oder bei völlig reifen Antheridien insgesamt. Die Bewegung begann mit einer Drehung des Fadens um seine Achse, die Drehung erfolgte anfänglich nur langsam, ihre Schnelligkeit vermehrte sich allmählig, und es entfaltete sich, aber nicht wie bei den Farrnkräutern plötzlich und mit einem Stofs, das vordere Ende des Fadens. Der Schwärmfaden kugelte sich in der Regel hin und her; die Bewegung selbst war aber nach der Art, in welcher sich der Faden entfaltete, sehr verschieden; sobald der Spiralfaden vollständig entfesselt war, ging derselbe ziemlich rasch von dannen. Der entfaltete Faden zeigte beim raschen Fortschreiten drei deutlich sichtbare Windungen (Taf. VII. Fig. 16 — 19), die vorderste Windung war die weiteste, die hinterste die engste. Der Faden selbst schien rund zu sein, er bohrte sich, obschon mit der weitesten Windung voran, durch das Wasser. Wenn sich der Faden etwas langsamer bewegte, bemerkte ich am hinteren Ende desselben eine kleine runde Scheibe, aus deren Mitte der Faden selbst hervorzugehen schien. Die kleine zarte Scheibe hatte etwa den Durchmesser der weitesten Windung des Schwärmfadens. Das vordere Ende des letzteren zeigte, wie bei *Plagiochila*, eine (?) lange schnurförmige Verlängerung, die in beständiger Bewegung war, während die besprochenen dickeren Windungen des Spiralfadens ihre Lage zu einander nicht bemerkbar veränderten; dem Faden selbst fehlte wie bei *Plagiochila* jede Wimperbekleidung. Das hintere Ende des Fadens schwenkte oftmals seine Scheibe, als wolle es sich derselben mit Gewalt entledigen. In einigen Fällen sah ich auch bewegliche Schwärmfäden ohne Scheibe, das hintere Ende des Fadens war in diesem Falle etwas verdickt (Taf. VII. Fig. 16), noch häufiger fand ich die Scheibe vom Faden getrennt (Taf. VII. Fig. 22), bewegungslos; die Mitte derselben zeigte

alsdann ein Knötchen, den Punkt, an dem der Schwärmfaden befestigt gewesen. Jodlösung hemmte die Bewegung des letzteren augenblicklich, der Faden streckte sich in der Regel gerade aus, er färbte sich braun, während die Scheibe eine hellblaue Färbung annahm. Der nunmehr gerade Faden zeigte seinen allmäligen Uebergang in das lange, peitschenschnurförmige, schwingende Ende (Taf. VII. Fig. 20 u. 21). In der Regel sah ich nur eine schnurförmige Wimper, auch MEYER und HOFMEISTER bilden für die Lebermoose nur eine Wimper ab, THURET dagegen hat zwei Wimpern gesehen (Taf. VII. Fig. 23) und ich glaube, daß er Recht hat, da bei den Charen im normalen Falle sicher zwei Wimpern vorkommen (p. 237).

Nicht völlig zur Reife gelangte Antheridien sind zur Beobachtung der Structur des Schwärmfadens sehr geeignet, der letztere entfaltet sich alsdann nur selten vollkommen, man überzeugt sich hier, daß der Faden durchaus glatt ist, daß er nirgends Wimpern besitzt, man überzeugt sich von der Gegenwart der Scheibe und ihrer Verbindung mit dem Schwärmfaden; man erkennt die drei dickeren Windungen und die peitschenschnurförmige Verlängerung des vorderen Endes derselben, man sieht ihr unregelmäßiges Hin- und Herschwenken; der schnurförmige Theil erscheint alsdann mindestens so lang, als die drei dickeren Windungen des Fadens. Die Scheibe ist, wie ich mit Sicherheit zu behaupten wage, die Membran der Zelle, in welcher sich der Schwärmfaden entwickelt hat, sie scheint vom Faden selbst durchbrochen zu werden und scheibenartig zusammenzufallen, ihre Reaction zur Jodlösung zeigt, daß sie chemisch mit dem Faden nichts gemein hat. — In jungen Antheridien fand ich bei oberflächlicher Untersuchung größere, durch Jod gelb werdende Kerne, zerstreut zwischen einer feinkörnigen, sich durch Jod blau färbenden Masse (Taf. VII. Fig. 9). Bei genauer Untersuchung und bei Anwendung stärkerer Objective sah ich die meisten Kern in einer äußerst zarten Zelle liegen (Taf. VII. Fig. 10), ich fand neben einander kleinere Zellen mit einem Kerne (a) und größere mit zwei (b u. c) und vier Kernen (d), die letzteren erwiesen sich in der Regel als Mutterzellen, indem ich, namentlich bei Anwendung von Jodlösung, welche die Kerne gelb, die Membran der Zellen hellblau färbte, in diesen Mutterzellen so viele Tochterzellen, als Zellkerne vorhanden, erblickte. Diese durchaus sichere Beobachtung bestätigt meine frühere Wahrnehmung bei *Pteris serrulata*, wo ich ebenfalls in den Antheridien, aber weniger deutlich, vier

Tochterzellen innerhalb einer Mutterzelle gesehen habe. Es scheint hier wie in vielen Fällen zuerst eine Theilung des Inhalts der Mutterzelle in zwei gleiche Theile und später eine nochmalige Halbierung dieser Hälften zu erfolgen; ich fand häufiger zwei als vier Tochterzellen in einer Mutterzelle. Der Zellkern war meistens länglich rund, fettglänzend, aber niemals scharf gezeichnet, ein Kernkörperchen war nicht sichtbar. In einem etwas späteren Zustande schien es, als ob der Kern seine Gestalt ändere; die Mutterzellen waren verschwunden (Taf. VII. Fig. 12), nur Tochterzellen waren vorhanden. Der Kern lag zwar noch in deren Mitte, er war indess schmaler geworden und hatte eine spiralförmige Verlängerung, welche der Wand der Zelle folgte, gebildet (Taf. VII. Fig. 13 *b-d*). Die Zelle färbte sich in diesem Zustande wie früher durch Jod blau (Taf. VII. Fig. 13 *a*), der Kern mit seiner fadenförmigen Verlängerung erschien gelb; ich vermuthete deshalb, daß aus dem Kern selbst der Schwärmfaden hervorgeht. Wenn der letztere ausgebildet ist, fehlt der Zellkern gänzlich. Die Zellen, in welchen sich der Schwärmfaden entwickelt, sind demnach keine wirklichen Schleimzellen, wie man bisher angenommen, ihre Membran ist nicht stickstoffhaltig, besteht vielmehr aus einer dem Stärkmehl verwandten Modification des Zellstoffs. — Jodlösung sowohl als Jod und Schwefelsäure färben den Schwärmfaden gelb, concentrirte Schwefelsäure löst ihn nicht. Zucker und Schwefelsäure färben den Kern und den Inhalt der Antheridie rosenroth; die Scheibe verschwindet bei Anwendung von Schwefelsäure; die Zellen des Laubes dicht unterhalb der Antheridien sind reich an Stickstoff. — Der aufgerollte Spiralfaden von *Pellia* mißt etwa $\frac{5}{400}$ Millim., der gestreckte Faden (bei Anwendung von Jodlösung) mißt sammt der peitschenschnurförmigen Verlängerung, soweit letztere sichtbar ist, etwa $\frac{5.5}{400}$ Millim.; der Durchmesser der Scheibe beträgt etwa $\frac{5}{400}$ Millim., er entspricht dem Durchmesser der Zellen einer noch nicht vollständig gereiften Antheridie.

Die Antheridie von *Haplomitrium Hookeri* erscheint ohne Regel an beliebigen Stellen des kleinen Stengels, sie ist im reifen Zustande mit einem Epithelium, unter welchem die von GORTSCHE¹⁾ beobachteten wulstförmigen Zellen liegen, bekleidet²⁾. Wenn die Antheridie

¹⁾ GORTSCHE, über *Haplomitrium Hookeri*. Nova Acta Academiae L. C. Vol. XX. p. 1.

²⁾ Ich sammelte das *Haplomitrium* Anfangs October 1851 bei Hamburg mit reifen Antheridien. Nach HOFMEISTER besteht die Wand der letzteren nur aus einer Zellenschicht.

freiwillig im Wasser des Objectträgers platzt, so treten genannte Zellen mit dem Inhalt, genau so wie es GOTTSCHE beschrieben, hervor (Taf. VII. Fig. 1—3). Der Inhalt besteht aus kleinen runden Zellen, die von sehr kleinen dunkeln Körnern umgeben und durch sie undeutlich umgrenzt werden; die Membran der Zelle ist nicht deutlich zu erkennen. In jeder Zelle liegt ein gekrümmter, ziemlich dicker Faden, der keinen vollständigen Ring beschreibt. Einige Secunden, ja einige Minuten, lang erscheint alles in Ruhe, dann drehen sich, vom Rande des ergossenen Inhalts ausgehend, einige der Fäden um ihre Achse; die Zahl der sich bewegenden Fäden vermehrt sich, bis bald alles durch einander wimmelt. Der Faden hat hinreichend Platz in seiner Zelle; je nach seiner Lage erscheint seine Bewegung etwas anders: sieht man von oben auf ihn, so dreht er sich um seine Achse, sieht man ihn von der Seite, so erblickt man ein schraubenförmiges Band, welches $1\frac{1}{2}$, seltener 2 Windungen beschreibt. Wenn die Antheridie vollständig gereift ist, so entfernen sich allmählig die Zellen von einander, sie zerfließen, wie es scheint, ganz allmählig (Taf. VII. Fig. 5), der jetzt befreite Schwärmfaden geht im Wasser umher, seine Bewegung ist ungleich langsamer und ungleich unregelmäßiger als bei *Pellia* und *Plagiochila*, er schreitet mit seiner engeren Windung voran, am vorderen Theile vermisst man den langen peitschenschnurartigen Faden, findet ihn dagegen am hinteren Ende sehr zart und ziemlich lang, ein kleines, unregelmäßiges, einem Schleimkügelchen ähnliches, Körperchen nach sich schleppend (Taf. VII. Fig. 6). Ich halte das letztere für den Ueberrest der Zelle, in welcher der Schwärmfaden entstanden ist, der Scheibe bei *Pellia*, der Blase bei den Farrnkräutern entsprechend. Jodzusatze hemmte die Bewegung augenblicklich, der Faden streckte sich nicht, er färbte sich gelb. — Interessant wäre die abweichende, Gestalt dieses Schwärmfadens; während bei *Plagiochila* und *Pellia* der schnurförmige Theil als Verlängerung der vordersten Windung auftritt erscheint er hier als Verlängerung der hintersten Windung; allein ich vermurthe fast, daß die vordere Windung, wie bei *Pellia* und *Plagiochila*, noch ihre eigenen Wimpern hat, welche mir, da ich die Schwärmfäden nicht eintrocknen ließ, vielleicht entgangen sind. Auch GOTTSCHE hat dieselben nicht gesehen. Während bei *Plagiochila* und *Pellia* der dickere Theil des Schwärmfadens 3—4 ziemlich unbewegliche Windungen beschreibt, bildet er hier nur $1\frac{1}{2}$ bis höchstens 2 solcher Windungen. Die Bewegungen des Schwärmfadens mußten danach

bei Haplomitrium, wo sie eine weniger sichere Führung erhalten, viel unregelmäßiger erscheinen. Der Schwärmfaden dieses Lebermooses mißt in seiner Zelle gesehen $\frac{1\frac{1}{2}-3}{400}$ millim.

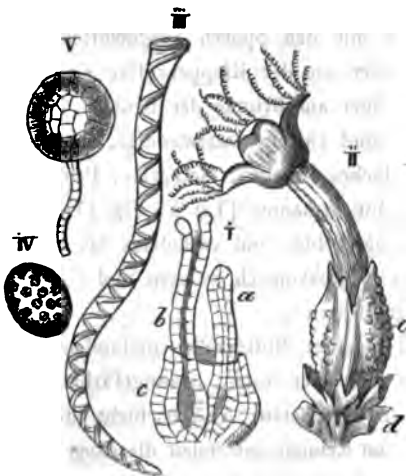
Obgleich nun das wirkliche Eindringen der Schwärmfäden in das Pistill der Leber- und Laubmoose erst selten beobachtet¹⁾, die Einwirkung des Schwärmfadens auf das HOFMEISTER'SCHE Keimbläschen aber noch gänzlich unbekannt ist, so läßt sich dennoch eine nothwendige Befruchtung durch den letzteren zur Hervorbringung der Frucht nicht mehr bezweifeln. Für dieselbe sprechen 1. die gleichzeitige Reife der Pistille und der Antheridien; 2. das constante Fehlschlagen der Frucht bei Abwesenheit der letzteren (die nicht befruchteten Pistille vertrocknen). 3. Die Analogie mit den Farnkräutern, für welche HOFMEISTER die Einwirkung der Schwärmfäden auf das Keimbläschen im Archegonium nachgewiesen hat. 4. Die Analogie mit den Algen, deren Befruchtungsact durch PRINGSHEIM aufs Genaueste bekannt ist. — So sehr ich sonst geneigt bin nur das, durch wiederholte sorgfältige Beobachtung, zweifellos Bewiesene als vorhanden anzusehen, so halte ich es doch im vorliegenden Falle, aus den angeführten Gründen, durchaus gerechtfertigt, auch bei den Laub- und Lebermoosen, desgleichen bei denjenigen höheren Kryptogamen, wo der Befruchtungsact direct noch nicht beobachtet ist, eine Befruchtung durch die Schwärmfäden anzunehmen. Anders dagegen stellt es sich noch bei den Pilzen und Flechten, desgleichen bei den Florideen, ob schon ich mit TULASNE und Anderen auch hier außer einer ungeschlechtlichen noch eine geschlechtliche Vermehrung für sehr wahrscheinlich halte (p. 187).

Aus dem Keimbläschen in der Centralzelle des Pistills bildet sich nun durch wiederholte Zellentheilung ein zelliger Körper, welcher sich bis zu einem gewissen Stadium noch unschwer aus der Pistillhöhle hervorheben läßt, später aber meistens am Grunde mit ihr verwächst. Die untere Hälfte dieses Zellenkörpers wird zum Fruchtsiel, die obere Hälfte dagegen wird zur Fruchtkapsel. Das Pistill, in welchem sich die Fruchtanlage bildet, und dessen Halsstiel bald vertrocknet, dessen Basaltheil aber mit der jungen Frucht fortwächst, wird zur Calyptra, an welcher häufig bei den Lebermoosen mit zahlreichen Pistillen unbefruchtete vertrocknete Pistille sitzen, und bei der

¹⁾ Von HOFMEISTER bei einem Laubmoos, Funaria. Bericht der sächsischen Gesellschaft der Wissenschaft.

Verlängerung der Calyptra vom Grunde aus mit ihr in die Höhe gehoben werden (Alicularia). In der oberen Hälfte der Fruchtanlage differenzieren sich nun die Zellen, die äußeren Schichten werden zur Kapselwand, in welcher nach den Arten sehr zierliche, meistens nur halbe Verdickungsbänder vorkommen, die Zellen des Inneren dagegen werden entweder zu Mutterzellen für die Sporen oder sie bilden sich, zwischen den Mutterzellen liegend, zu langen schlauchförmigen Zellen aus, in denen sich ein einfaches oder doppeltes Spiralband entwickelt und die als Schleuderer (Elateres) der Lebermoose bekannt sind (Taf. V. Fig. 17). In den Sporenmutterzellen entstehen 4 Sporen, deren Entwicklungsgeschichte ich Bd. 1. p. 85 für *Anthoceros* und *Blasia* beschrieben habe (bei den Riccien fehlen die Schleuderer). Wenn die Frucht reif ist, so tritt in der unteren Hälfte der Fruchtanlage, aus

Fig. 180.



welcher der Stiel, die Seta, hervorgeht, plötzlich eine bedeutende Verlängerung der bis dahin fast tafelförmigen Zellen ein, als Folge derselben wird die Calyptra an ihrer Spitze durchbrochen und die fertige Frucht steigt, wenn ein Kelch (Perianthium) vorhanden war, auf längerer oder kürzerer Seta aus denselben hervor (Fig. 180). Die Verlängerung des wasserhellen, sehr zarten Stiels durch Ausdehnung seiner Zellen um das 10 — 20fache ihrer ur-

ursprünglichen Länge erfolgt bei den meisten Arten innerhalb 12—24 Stunden. Bei *Pellia* erreicht derselbe eine Länge von 2—3 Zollen, bei der Mehrzahl der Lebermoose bleibt er dagegen kürzer, und bei den Marchantien tritt die Fruchtkapsel nur wenig über das im Receptaculum

Fig. 180. *Frullania dilatata*. I Das junge Perianthium (c) mit den beiden Pistillen a und b; die Spitze des Halstheiles ist bei b bereits geöffnet. II Die eben aufgesprungene Frucht, c das Perianthium, d die Perichaetialblätter. III Ein Schleuderer. IV Eine reife Spore. V Ein Antheridium. (I u. V 50mal, II 10mal, III u. IV 180mal vergrößert.)

sitzende Perianthium hervor. Nachdem die Verlängerung beendet ist, springt jetzt die Fruchtkapsel mit schon in der Fruchtanlage durch die Anordnung der Zellen erkennbaren Längsnäthen, welche sich von der Spitze nach abwärts öffnen, mit 4 unter sich gleichen Klappen auf und entläßt ihre Sporen, wozu die Schleuderer mit behülflich sind. Am besten beobachtet man das Aufspringen der Kapsel bei den Aneura-Arten, wo dasselbe plötzlich erfolgt; die an der Spitze der Klappen büschelförmig festsitzenden, in der geschlossenen Kapsel abwärts gebogenen Schleuderer schnellen sich, sobald am Scheitel der Kapsel das Auseinandertreten der Klappen sichtbar wird, plötzlich empor, und streuen die zwischen ihnen gelegenen und an ihnen haftenden Sporen weit um sich her. Nur bei Fossombronia und den Riccien springt die Kapsel nicht mit Klappen auf, die Wand zerfällt hier in unregelmäßige Fetzen.

Bei den eigentlichen Jungermannien sind die Schleuderer zur Zeit der Fruchtreife frei und werden mit den Sporen ausgeworfen, bei anderen dagegen sind sie entweder an der Klappenspitze (Aneura, Metzgeria, Frullania, Lejeunia) oder am Grunde der Frucht (Pellia) befestigt. Die Schleuderer selbst sind äußerst zartwandige, schlauchförmige Zellen, in denen ein einfaches (Aneura, Metzgeria, Frullania, Lejeunia) oder doppeltes (Pellia, Jungermannia [Taf. V. Fig. 17], Fossombronia, Blasia) meistens braungefärbtes und verholztes Spiralband entwickelt ist; sie scheinen sehr hygroskopisch zu sein und dadurch das Austreuen der Sporen zu befördern¹⁾.

Die Lebermoossporen, zu 4 in einer Mutterzelle entstanden, sind kugelig oder kantig und meistens mit einer festen, braungefärbten, oft mit kleinen Warzen oder Stacheln übersäteten, Aufsenschicht (der sogenannten Cuticula) bekleidet. Beim Keimen entsenden dieselben einen aus einer oder aus mehreren Zellenreihen gebildeten Faden, welcher Wurzelhaare treibt und darauf meistens an seinem freien Ende eine oder mehrere Knospen bildet, aus welchen die junge Pflanze hervorst wächst²⁾.

¹⁾ Die in älteren Schriften über Lebermoose bisweilen vorkommende Angabe eines nackten Spiralbandes ist längst antiquirt und nur durch die Schuld schlechter Mikroskope entstanden; denn alle Schleuderer haben eine zarte farblose Wandung, welche das Spiralband umschließt.

²⁾ Ueber die Keimung der Lebermoose verdanken wir GOTTSCHKE (über Haplomitrium Acta L. C. XX.) und GRÖNLAND (Annal. d. sciences Tom. I. Série 4.) die besten Aufschlüsse.

Bei Anthoceros ist sowohl die Gestalt der Frucht als auch deren Entwicklungsgeschichte und Bau etwas abweichender Art. Hier ist nämlich das Pistill nicht als besonderes Organ vorhanden; es bildet sich vielmehr nach HOFMEISTER auf dem flächenförmigen, blattlosen Stamme der Pflanze durch Resorption der Querwände einer senkrechten Zellenreihe ein enger, oben offener Canal, welcher dem Canal im Halse des Pistills entspricht, und im Grunde desselben eine Erweiterung, welche HOFMEISTER's Centralzelle vorstellt; in ihr liegt das freie mit einem Zellkern versehene Keimbläschen. Aus dem letzteren entsteht darauf durch wiederholte Zelltheilung ein kleiner, kegelförmiger Körper, die erste Anlage zur Frucht. In derselben differenzieren sich die Zellen in vierfacher Weise, die äußeren Lagen bilden die Wandung der Frucht, die darauf folgende Zellenreihe bildet die Schleuderer, eine auf sie folgende einfache Reihe liefert die Mutterzellen der Sporen und die innersten mehrfachen Zellenreihen endlich werden zum Mittelskütlehen, zur Columella. Die Frucht ist ungestielt, sie tritt sehr bald aus dem engen Canal, der anfänglich mit ihr, sich etwas über den flächenförmigen Stamm erhebend, fortwächst, hervor, wobei häufig dessen Spitze abreißt, welche alsdann bisweilen als kleine Kappe auf ihr hängen bleibt und Calyptra genannt wurde, und verlängert sich, von unten her durch Zellvermehrung fortwachsend, zu einer, bei einigen Arten mehrere Zoll langen, stielrunden Kapsel, welche zuletzt an ihrer Spitze an beiden Seiten mit einer Längsnaht zweiklappig aufbricht und ihre Sporen entläßt, wobei das Mittelskütlehen, die Columella, frei wird. Die Frucht der Anthoceroten hat eine Oberhaut mit Spaltöffnungen, welche der Kapsel Frucht aller übrigen Lebermoose fehlen, dagegen mangeln ihr die eigenthümlichen bandartigen Verdickungen, welche die Kapselwand jener charakterisiren. Die Schleuderer sind mehrzellig und bei Anthoceros ohne Spiralband, bei den exotischen Dendroceros-Arten aber mit doppeltem Spiralband versehen.

Die Lebermoose haben entweder einen stielrunden, mit Blättern regelmäßig umstellten, Stamme, oder der letztere ist flächenartig, oftmals dem Laube der Flechten nicht unähnlich, ausgebildet, unterscheidet sich aber mit wenigen Ausnahmen (Anthoceros) durch die Gegenwart der Blätter (Pellia, Blasia, Diplolaena, Marchantia) sehr wesentlich von ihnen; auch findet man durch die verschiedenen Genera (z. B. Fossombronia) die schönsten Uebergänge vom stielrunden zum flächenförmigen Stamme. Die Lebermoosblätter bestehen aus einer

einzigsten Zellenlage, sie haben niemals einen Mittelnerv, der das Blatt der Laubmoose charakterisirt. Die Lebermoose haben keine Wurzel, sie empfangen ihre Bodennahrung durch Wurzelhaare, welche aus dem Stamm und seltener aus der Basis der Blätter (*Frullania*) hervortreten; dem *Haplomitrium* fehlen auch die Wurzelhaare. Ihre Frucht hat kein Mittelsülchen (*Anthoceros* ausgenommen), die Fruchtkapsel springt 4klappig auf (mit Ausnahme von *Fossombronia* und *Riccia*). Die Calyptra wird erst durchbrochen wenn die Frucht vollständig reif ist, sie erhebt sich alsdann plötzlich auf einem zarten, sehr vergänglichen Stiele. Die Antheridien sind nur in seltenen Fällen von Saftfäden, Paraphysen, umstellt. Die Laubmoose dagegen haben in der Frucht ein Mittelsülchen, dieselbe springt auch nicht klappig (*Andraea* ausgenommen), sondern mit einem Deckel auf, die Seta ist dickwandig und holzig, sie erhebt sich früh und nimmt die Calyptra als vertrocknetes Mützchen mit in die Höhe. Zwischen den Sporen werden keine Schleuderer entwickelt, dagegen sind die Antheridien von Paraphysen umstellt. Das Genus *Sphagnum*, dessen Frucht, wie bei den Lebermoosen, unter dem Schutz der Calyptra reift und dieselbe später durchbricht, mit einer zarten Seta und Blättern ohne Mittelnerv, steht in der Mitte zwischen beiden Familien; auch die Antheridie ist kugelförmig, während dieselbe bei den eigentlichen Laubmoosen länglich erscheint.

Die ungeschlechtliche Vermehrung der Lebermoose erfolgt entweder durch sich einfach vom Blatte oder Stamme ablösende Zellen (*Jungermannia anomala*, *J. incisa*, *Calypogeia Trichomanes*) oder es bildet sich, und zwar, soviel mir bekannt, nur bei den laubigen Lebermoosen, ein besonderer Brutzellen-Apparat (*Conceptaculum gemmarum*).

Bei den Marchantieen entwickeln sich die Brutzellen in schüsselartigen Organen, welche bei *Lunularia* die Gestalt eines Halbmondes besitzen. Die Brutknospen entstehen hier überall als einfache Zellen, welche sich aus dem Grunde des Schüsselchens erheben und oftmals durch Zellenvermehrung zu einem großen mehrzelligen Körper werden, der bei manchen Pflanzen noch längere Zeit vermittelt eines Zellenstiels mit der Mutterpflanze in Verbindung bleibt. Bei *Blasia pusilla* hat der Brutknospen-Apparat die Gestalt einer Weinflasche, die Brutknospen entstehen an der inneren Oberfläche dieses Organs, sie sind mit einem langen, oft mehrgliedrigen Stiel versehen und werden später durch die halsförmige Oeffnung des Brutknospen-Apparates entlassen, nicht

selten keimen sie auch innerhalb des letzteren, seine Wandung durchbrechend; Gottsche hat diesen Fall abgebildet. Man findet im Spätsommer häufig die ganze Fläche des Laubes der *Blasia* mit kleinen grünen Körnern bedeckt; letztere sind keimende Brutzellen, ihr Keimling ist bald darauf vom Keimling der Spore nicht zu unterscheiden. Bei *Anthoceros laevis* bilden sich Brutzellen in der Mitte des Laubes. Bei *Blasia* scheinen außer dem erwähnten Brutknospen-Apparate noch andere Zellengruppen im Inneren des Laubes Brutzellen zu entwickeln, sowie überhaupt bei dieser interessanten Pflanze noch manches aufzuklären wäre.

Diejenigen Exemplare, welche der ungeschlechtlichen Vermehrung dienen, bilden nur sehr selten Früchte aus; an vielen Orten sind z. B. nur die flaschenförmigen Brutzellenbehälter der *Blasia pusilla* bekannt, die Frucht dagegen ist verhältnismäßig selten. *Lunularia* pflanzt sich in unseren Gegenden immer nur durch Brutzellen fort, auf Madeira fand ich sie dagegen auch hier und da mit Früchten, aber niemals Frucht und Brutzellenbehälter beisammen. Auch die Marchantien dienen, wenn sie Brutzellenbehälter entwickeln, selten oder niemals der geschlechtlichen Vermehrung; man unterscheidet danach bei vielen Lebermoosen sterile, männliche und weibliche Pflanzen.

Bei den höheren Kryptogamen und bei den Phanerogamen suchen wir nach Brutzellen vergebens, hier ist keine Zelle oder keine aus gleichwerthigen Zellen bestehende Gruppe für sich allein fähig zur neuen Pflanze zu werden; statt der Brutzellen treten nunmehr Brutknospen auf. Letztere sind in allen Fällen mit einem Gefäßbündel versehen, ihnen ist als Anlage zum Stamme die Fähigkeit gegeben, unter ihrem Vegetationskegel Blätter und an günstigen Stellen Nebenwurzeln zu entwickeln. Die Brutzellen gehören demnach den gefäßbündellosen oder mit einem sehr unentwickelten Gefäßbündel versehenen Kryptogamen, die mit entwickelten Gefäßbündeln versehenen Pflanzen bilden statt ihrer Brutknospen; beide treten vorzugsweise da auf, wo eine Fruchtbildung entweder nur sparsam vorkommt oder gänzlich unterbleibt.

Die Wurzelhaare der Lebermoose (*Mastigobryum trilobatum*) sind nicht selten an ihrer Spitze vielfach verzweigt (Fig. 163. p. 163), sie bestehen immer aus einfachen Zellen, welche bei den Marchantien knotenförmige Verdickungen zeigen. Bei den Laubmoosen findet man dagegen verzweigte, aus vielen Zellen bestehende, Fäden, welche die Wurzelhaare vertreten

und nur durch die schiefgestellten Querwände von den ihnen ähnlichen Fäden des Vorkeims zu unterscheiden sind¹⁾.

Die Fortpflanzung der Laubmoose (*Musci hepatici*).

§. 64. Bei den, den Lebermoosen so nah verwandten, Laubmoosen, deren nur wenige im Wasser leben, sind auch die Zeugungsorgane **Fig. 181.** nicht wesentlich verschieden; beide erscheinen auch hier an der ausgebildeten Pflanze.



Das weibliche Organ, das Pistill, Archegonium nach HOFMEISTER, ist ganz so wie bei den Lebermoosen gebaut (Fig. 181), es entwickelt sich auch, wie HOFMEISTER nachgewiesen, in derselben Weise. Die Centralzelle im Bauch oder Basaltheil des Pistills enthält nach letzterem, zur Zeit der Reife, ein freies mit einem Zellkern versehenes Keimbläschen. Die Spitze des Halstheiles öffnet sich und nach geschehener Befruchtung entsteht aus dem Keimbläschen die Anlage zur Frucht, welche sich sowohl durch ihren Bau, als auch durch die Art ihres Aufspringens von der Lebermoosfrucht wesentlich unterscheidet.

Fig. 181. Ein zur Befruchtung fertiges Pistill von *Phascum cuspidatum*, nach HOFMEISTER copirt. x Das Keimbläschen. (300 mal vergrößert.)

¹⁾ Zur Literatur über die Lebermoose:

- BISCHOFF, Bemerkungen über die Lebermoose. *Nova Acta L. C.* XVII. 1835. —
 Ders., Zur Entwicklungsgeschichte der Lebermoose. *Bot. Zeit.* 1853. p. 113.
 GOTTSCHKE, Ueber *Haplomitrium Hookeri*. *Act. L. C.* XX. — Ders., Ueber die
 Fructification der *Geocalyceen*. *Act. L. C.* XXI. — Ders., Uebersicht und
 Würdigung der u. s. w. Leistungen in der *Hepaticologie*. *Bot. Zeit.* 1858.
 GRÖNLAND, Germination des quelques hepaticques. *Annales des sciences Série 4.*
 Tom. I.
 HOFMEISTER, Vergl. Untersuchungen über Keimung u. s. w. der h. Kryptogamen.
 Leipzig 1851. p. 1—59. — Ders., Ueber *Riellia Reuteri*, *Haplomitrium*, *Geocalyceae*.
 Bericht der sächs. Gesellschaft 1854. p. 92 u. 97.
 HOOKER, *British Jungermannia*. London 1816.
 LINDENBERG, Monographie der Riccien. *Nova Acta L. C.* Tom. XVIII. p. 1.
 LINDENBERG u. GOTTSCHKE, *Synopsis hepaticarum*. Hamburg 1844. — Dieselben,
Species hepaticarum fasc. I—XI. Bonn.
 v. MOHL, Entwicklung der Sporen von *Anthoceros*. *Vermischte Schriften* p. 84.
 MEYEN, *Pflanzenphysiologie*. Bd. III.
 MILDE, Zur Kenntniss von *Anthoceros* und *Blasia*. *Bot. Zeit.* 1851. — Ders.,
 Ueber *Chamaeceros fertilis*. *Act. L. C.* 1856.
 NRES v. ESENECK, *Naturgeschichte der europäischen Lebermoose*. Berlin 1835.
 SCHACHT, *Entwicklungsgeschichte des Sporangium und der Sporen von Antho-*
ceros. *Bot. Zeit.* 1850. p. 457. — Ders., Die Antheridien der Lebermoose.
Bot. Zeit. 1852. p. 153.

Das männliche Organ, die Antheridie, von ähnlichem Bau wie bei den Lebermoosen, aber in der Regel kürzer gestielt und nur bei Sphagnum kugelig, hat meistens eine lange cylindrische Gestalt. Seine Wand besteht aus einer einzigen Zellschicht. Die Spitze der Antheridie ist farblos und durchscheinend (Taf. VII. Fig. 25 a), während der übrige Theil bis zum kurzen Stiel hinab grün oder gelblich gefärbt erscheint (b). Zur Zeit der Reife treten die Zellen der Spitze aus einander und die Fovilla spritzt hervor (Polytrichum).

Die Pistille sowohl als die Antheridien der Laubmoose sind (ob immer?) von längeren oder kürzeren, aus einer oder mehreren Zellenreihen gebildeten, bisweilen keulenförmigen Fäden, den Saftfäden oder Paraphysen, umstellt (Taf. VII. Fig. 24 p), dagegen entwickelt sich um das befruchtete Pistill nicht wie bei den Lebermoosen eine Hülle; den Laubmoosen fehlt deshalb der Kelch oder das Perianthium. Pistille und Antheridien kommen entweder mit einander auf demselben Zweige (Bryum) oder auf besonderen Zweigen derselben Pflanze (bei den meisten Sphagnum-Arten) oder gar auf verschiedenen Pflanzen vor (Polytrichum). In der Regel stehen beide in der Achsel der Blätter und bilden bei getrennten Geschlechtern männliche und weibliche Köpfchen. Die Blätter, welche sie schützen (b) und häufig etwas anders als die gewöhnlichen Blätter geformt sind, werden Perichätialblätter genannt.

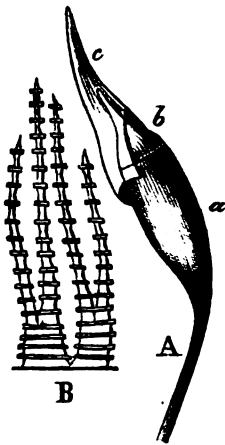
Die Antheridie von *Polytrichum nanum* und *P. commune* ist cylindrisch, mit einem kurzen Stiel versehen; sie öffnet sich an ihrer Spitze. Die Schwärmfäden sind wie bei den Lebermoosen gebaut; sie bestehen aus einem dickeren spiralförmig aufgerollten Theil, welcher nur eine bis anderthalb Windungen beschreibt, und zwei längeren, schnurförmigen Theilen, welche, in der Regel ebenfalls spiralförmig aufgerollt, sich lebhaft hin und her bewegen (Taf. VII. Fig. 26 u. 27). Der Faden geht, mit seinen schnurförmigen Enden voran, durchs Wasser; er bewegt sich in der Regel langsamer als der Schwärmfaden der Lebermoose. Um die beiden vorhandenen Wimpern zu sehen, muß man den sich bewegenden Faden lange und aufmerksam betrachten. Wenn das Wasser auf der nicht bedeckten, aber vor Staub geschützten, Objectplatte langsam verdunstet ist, so erkennt man die beiden Wimpern oder die so eben besprochenen schnurförmigen Theile des Schwärmfadens. Bisweilen zeigt auch das andere, etwas verdickte Ende des letzteren eine schnurförmige Verlängerung. — Ich glaubte früher, daß eine Wimper

(Taf. VII. Fig. 26b) normal wäre, muß aber jetzt mit THORNT und W. SCHMIDT zwei Wimpern annehmen. (Man vergleiche p. 286). — Der Inhalt der noch nicht vollständig gereiften Antheridie färbt sich durch Jodlösung gelb, durch Zucker und Schwefelsäure roth. Der Schwärmfaden dreht sich vor seinem Freiwerden innerhalb seiner Zelle, er hängt nicht, wie bei Pellia, mit der letzteren zusammen, er schleppt deshalb auch keine Zelle mit sich umher; dagegen ist sein hinteres Ende mit einem Knötchen, wahrscheinlich dem Ueberrest des Zellkerns, aus dem er entstanden ist, versehen. — Die Antheridien sind von zahlreichen Saftfäden (Paraphysen) umgeben; sie entstehen, wie bei Plagiochila, in der Achsel bestimmter Blätter der männlichen Pflanze. Bei Polytrichum ist sehr leicht der richtige Zeitpunkt für die Beobachtung der Samenfäden zu finden; wenn sich nämlich bei leisem Druck des männlichen Köpfchens die flache Vertiefung auf dem Scheitel des letzteren mit einer milchartigen Flüssigkeit füllt, so ist die Antheridie reif und jeder Tropfen der genannten Flüssigkeit zeigt jetzt die Schwärmfäden in lebhafter Bewegung.

Ueber die Befruchtung der Laubmoose wissen wir direct nicht mehr als über die Lebermoose, doch hat HORNEISTER einmal, bei Funaria, im Halstheil des Pistills einen noch beweglichen Schwärmfaden gefunden und dort häufiger nicht mehr bewegliche Fäden angetroffen. Dafs selbige in das Innere des Pistills gelangen können, ist damit zum wenigsten bewiesen und erklärt die Zartheit der Schwärmfäden, ihr zeitiges Absterben und die durch gefärbte Stoffe häufig getrübtete Durchsichtigkeit des ohnehin sehr engen Pistillcanals hinreichend, weshalb man sie nicht häufiger gefunden und ihr Verhalten zum Keimbläschen direct beobachtet hat. Aus dem letzteren bildet sich nun, wie HORNEISTER nachgewiesen, in ähnlicher Weise als bei den Lebermoosen die Fruchtanlage, indem man auch hier bald einen unteren Theil, den Stiel (Seta), und einen oberen, die Fruchtkapsel, unterscheidet. Das Pistill, in welchem die Fruchtanlage entstanden, wächst Anfangs mit derselben, hört aber bald auf sich fortzubilden und wird alsdann, indem es vom Grunde unregelmäßig abreißt, von der jungen sich auf ihrem festen holzigen Stiel erhebenden Fruchttasle vertracknetes Mützcchen, Calyptra, mit in die Höhe gehoben, was einen sehr wesentlichen Unterschied zwischen den Laubmoosen und Lebermoosen begründet, indem die letzteren ihre Frucht unter dem Schutze der mit ihr fortwachsenden Calyptra ausbilden, woraus sich schon die

wesentlichen Verschiedenheiten der Structur der Kapselwand erklären. Die Ausbildung der Fruchtkapsel (Theca) unterscheidet sich nun von den Lebermoosen dadurch, daß die mittlere Gewebeschicht nicht zur Bildung von Sporenmutterzellen verwandt wird, sondern als Mittelsäulchen (Columella) verbleibt (Archidium und Andraea haben keine Columella), und daß sich die Mutterzellen der Sporen, wie bei Anthoceros (p. 251), aus einer einzigen (ob immer?) Zellenreihe im Umkreis des zum Mittelsäulchen werdenden centralen Theiles bilden. Die reife Kapsel springt nicht wie bei den Lebermoosen klappig auf (nur die Kapsel der Andraea öffnet sich mit 4 Klappen), es löst sich vielmehr ihre Spitze als Deckelchen (Operculum) ab, während der Rand der entstandenen Oefnung entweder glatt (bei Sphagnum und Schistotega), oder mit einem einfachen (Dicranum, Ceratodon, Grimmia) oder doppelten (Bryum, Mnium, Cinclidium und Buxbaumia) Mündungsbesatz (Peristom) aus zierlich angeordneten, meistens dickwandigen und braun gefärbten Zellen bestehend, umfaßt ist (Fig. 182).

Fig. 182.



Das Vorkommen, sowie die sehr constanten Gestalten des Mündungsbesatzes geben zum Theil die Kennzeichen der Gattungen und Arten. Die Epidermis der Fruchtkapsel ist mit Spaltöffnungen versehen (Sphagnum, Polytrichum, Funaria), dagegen fehlen die halben Spiralbänder, welche der klappig aufspringenden Kapsel der Lebermoose eigen sind.

Die Sporenbildung erfolgt auch bei den Laubmoosen durch Theilung in 4 Tochterzellen. Die Sporen, mit fester Außenschicht keimen ähnlich wie die Lebermoose, indem aus ihnen ein aus einer einfachen (ob immer?) Zellenreihe bestehender Faden, der sogenannte Vorkeim hervortritt, welcher sich verzweigt und in der Regel erst nach längerem confervenartigen Hin- und Herwachsen mehrere (ob immer?) knotenartige Zellenkörper, Knospen, bildet, aus denen ein neues Pflänzchen hervorgeht. Bei Sphagnum bildet sich nach HOFMEISTER und W. P. SCHIMPER nur im Wasser jenes confervenartige Gebilde, die

Fig. 182. A Die Frucht von *Fissideus bryoides*, nach PAYER copirt. a Der untere Theil der Mooskapsel, b das Deckelchen, c die Calyptra. B Der einfache Mündungsbesatz der Kapsel. (Beide, aber in verschiedenem Grade. vergrößert.)

auf der Erde keimenden Sporen entwickeln dagegen einen flächenartigen, dem Laube einer Aneura ähnlichen Vorkeim, auf dem die Knospen entstehen. Sowohl der Vorkeim selbst, als auch die junge Pflanze schicken Wurzelhaare aus.

Die geschlechtslose Vermehrung der Laubmoose erfolgt durch sich ablösende Brutzellen, welche sich als mehrzellige Körper von der Pflanze trennen; doch sind, soweit mir bekannt, noch keine besonderen Brutzellenbehälter, wie selbige bei den laubigen Lebermoosen vorkommen, beobachtet worden. Auch die eigenthümlichen Wurzeln (p. 163) bilden Brutzellen.

Die Fortpflanzung der Farnkräuter.

§. 65. Die Farnkräuter, Landpflanzen, welche ihre Früchte an den Blättern (Wedeln) tragen, entwickeln ihre Geschlechtsorgane am Vorkeim, d. h. auf dem flächenförmigen Gebilde, welches aus der keimenden Spore hervorgeht. Aus dem weiblichen Organ erhebt sich nach der Befruchtung die junge Pflanze.

Die Sporen der Farnkräuter bilden sich in besonderen, meistens gestielten Sporangien, welche gesellig an bestimmten Stellen der Unterseite des Blattes auftreten und von einer bestimmt geformten Falte der Oberhaut, dem Schleierchen (Indusium), bedeckt werden (bei *Pteris*, *Aspidium*, *Scolopendrium*, *Nephrodium*, *Woodwardia*). Die Sporangienhäufchen werden Sori genannt; ihre Gestalt und Stellung

1) Zur Literatur über die Laubmoose:

- BENINGA, L., De evolutione sporidiorum in capsulis muscorum. Göttingae 1844.
 — Ders., Beiträge zur Kenntniss des inneren Baues der ausgewachsenen Mooskapsel. Acta acad. L. C. XXII. 1850.
 BRIDEL, Bryologia universal. Gothae 1820—1824.
 BRUCH und SCHIMPER, Bryologia europaea. Stuttgart 1837—1848.
 CASSERBERG, Ueber die Entwicklung der Laubmoose. Frankfurt 1832.
 HEDWIG, Historia naturalis muscorum frondosorum. Leipzig 1782. — Ders., Theoria generationis. Leipzig 1798.
 HOYER, Die Stellung der Moose im System. Flora 1852. p. 1. — Ders., Ueber Bildung der Keimbläschen bei den Muscineen, Keimung von Sphagnum. Bericht der sächs. Gesellschaft 1854. p. 95, 100 u. 102. — Ders., Vergl. Unters. über Keimung u. s. w. der Kryptogamen. p. 60—78.
 v. MOHL, Ueber die Sporen kryptogamer Gewächse. Flora 1833.
 SCHIMPER, W. P., Recherches sur les mousses. Straßburg 1848. — Ders., Entwicklungsgeschichte der Torfmoose. Stuttgart 1858.
 MÜLLER, C., Synopsis muscorum frondosorum. 1848.
 NÄGELI, Wachsthumsgeschichte der Laub- und Lebermoose. SCHLEIDEN's und NÄGELI's Zeitschrift Heft 2. p. 138—210.

lung, sowie die Form des Indusium geben die Hauptkennzeichen für die Unterscheidung der Gattungen und Arten. Bei *Balanium Culcita*, einem schönen, auf Madeira und den Azoren heimischen Farnkraut,

Fig. 183.



sind die am Blattrande auftretenden Sporangienhaufen von der sich in zwei Platten theilenden Blattfläche kapselartig umfasst (Fig. 183). Bei *Gleichenia* werden die Sori aus 4 Sporangien ohne Indusium gebildet und bei den Osmundaceen sitzen die kurzgestielten, kapselartig mit einer Spalte aufspringenden Sporangien frei auf der nicht zur blattartigen Ausbildung gekommenen Blattfläche. Bei *Ophioglossum* endlich wird nur der Mittelnerv des sporentragenden Blattes ausgebildet und statt der Blattfläche entwickeln sich an ihm zwei Längsreihen unge-

stielter, mit einer Querspalte kapselartig aufspringender Sporangien.

Die Sporangien der Farnkräuter entstehen, wie ich mich bei *Pteris* und *Aspidium* überzeugt habe¹⁾, gesellig und zwar nur da, wo ein Gefäßbündel liegt. Sie treten aus der Oberhaut des noch ganz jungen Blattes als einfache Zelle papillenartig hervor, diese theilt sich dann in wagerechter Richtung, so zuerst den Anfang des Stieles bildend; aus der größeren Scheitelzelle entwickelt sich alsdann das meistens kugelige Sporangium. In einer centralen Zelle (?) scheinen sich ferner, wahrscheinlich durch wiederholte Theilung, diejenigen Zellen zu bilden, welche zu Mutterzellen der Sporen werden und in denen, wie bei den Moosen und Lebermoosen, 4 Sporen, höchst wahrscheinlich durch Theilung, entstehen. Die Sporen der Farnkräuter zeigen in der Regel

Fig. 183. 1 Ein kleiner Theil des mehrfach gefiederten Blattes von *Balanium Culcita*, 2 ein Sporangienhäufchen. 3 Ein solches im Durchschnitt, 4 mal vergrößert, 5 ein Sporangium.

¹⁾ Botanische Zeitung 1849. p. 537.

drei flache und eine gewölbte Seite; letztere berührte die Wand der Mutterzelle, die drei anderen dagegen wurden durch die gegenseitige Berührung der Sporen im beschränkten Raum abgeplattet. Die von mir untersuchten Farnsporen bestehen aus zwei Membranen, einer inneren farblos durchsichtigen, der eigentlichen Sporenzelle, welche beim Keimen schlauchartig hervortritt, und einer äußeren, meistens braungefärbten, gleich den Pollenkörnern oftmals mit zierlichen Leisten, Vorsprüngen, Stacheln oder Warzen besetzten Hülle. — Am Sporangium unterscheidet man eine Reihe meistens stark und einseitig, nach innen, verdickter Zellen, welche als unvollständiger Ring, nach einer bestimmten Richtung, an der aus einer Zellschicht gebildeten Wand des Sporangiums auftritt und Ring, Annulus, genannt wird (Fig. 184). Zur Zeit der Reife ziehen sich die einseitig verdickten

Fig. 185.

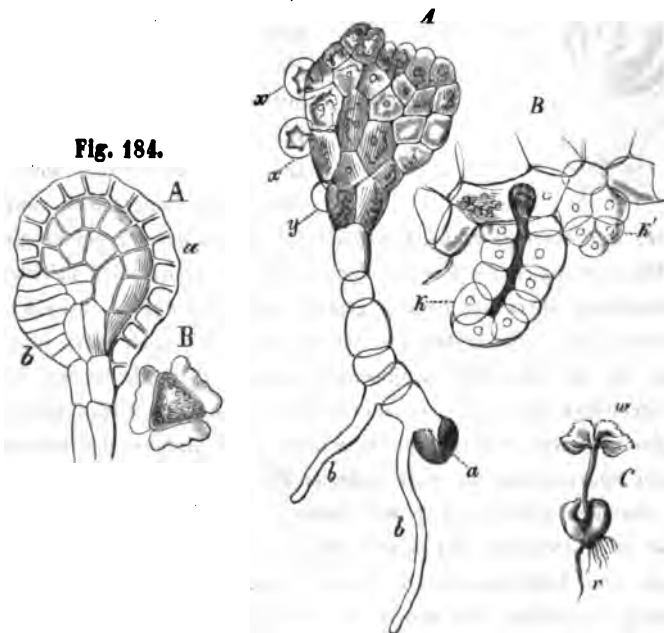


Fig. 184. *Pteris serrulata*. A Das Sporangium kurz vor dem es sich öffnet, α der Annulus, bei β , wo später das Sporangium aufreißt, fehlt derselbe. B Eine Spore. A 80mal, B 300mal vergrößert.

Fig. 185. Keimung eines Farnkrautes (*Pteris serrulata*). A Der Vorkeim aus der Spore hervorgegangen, a die Spore, β Wurzelhaare, x u. y Antheridien.

Zellen dieses Ringes durch Wasserverlust zusammen und bewirken so ein unregelmäßiges Aufreißen des Sporangiums an derjenigen Stelle, wo dieser Ring aufhört (*Pteris*, *Balantium*, *Davallia*); den Sporangien der *Osmunda* fehlt derselben.

Die Farnkrautsporen keimen in der Regel leicht, innerhalb 3 bis 4 Wochen. Aus einem Riss der Außenhaut der Spore tritt alsdann zuerst eine durchsichtige, schlauchförmige Zelle hervor, die sich theilt, und zu einem aus einer Zellenreihe bestehenden Faden wird, der durch seitliche Verlängerung einzelner Zellen Wurzelhaare bildet und bald an seinem Ende ein flächenartiges Gebilde, den Vorkeim (*Prothallium*) entwickelt, in dessen Zellen reichlich Chlorophyll entsteht (Fig. 185). An der Unterseite dieses flächenartigen, am Rande immer aus einer, in der Mitte, später aus mehreren Zellenlagen, bestehenden Vorkeimes entstehen nun die Geschlechtsorgane und zwar die männlichen Organe früher als die weiblichen. Nicht selten erscheint die Antheridie schon an den Zellenfäden, noch ehe die Bildung des eigentlichen Vorkeimes beginnt, und gerade in dieser Lage kann man ihre Entwicklung am besten studiren.

Die Antheridie oder das männliche Organ, welche am flächenförmigen Vorkeime immer an der Unterseite entsteht, bildet sich aus einer papillenartigen Ausstülpung einer an der Oberfläche liegenden Zelle. Während nun diese Papille wächst, entsteht am Grunde derselben eine wagerechte Scheidewand, wodurch selbige gleich dem Hörnchen von *Vaucheria* (Taf. VI. Fig. 7b) zur selbstständigen Zelle wird (Taf. VII. Fig. 34). Darauf bildet sich durch wiederholte Theilung eine aus einer einfachen Zellenlage bestehende Wandung (Taf. VII. Fig. 35), welche bei der fertigen Antheridie eine unbestimmte Zahl kleiner, runder, freier Zellen, die Mutterzellen der Schwärmfäden, umschließt; letztere aber sind, so viel ich beobachtet zu haben glaube, zu 4 in einer Mutterzelle entstanden. Nach WIGAND soll nun die Antheridie der Farnkräuter bei derselben Art (*Pteris serrulata* u. A.) bald aus einer einfachen, noch nicht einmal von der vegetativen, Chlorophyll führenden, Lagerzelle, welche sie trägt, durch eine Scheidewand getrennten Zelle; bald aus einer ebenfalls einfachen, aber durch solche Scheidewand

(80 mal vergrößert.) *B* Theil eines Längsschnittes durch einen weiter entwickelten Vorkeim, *k* ein Keimorgan, dessen Halstheil sich noch nicht geöffnet hat, *k'* ein ganz junges Keimorgan. (200 mal vergrößert.) *C* Die junge Pflanze mit ihrem Vorkeim in natürlicher Größe, *w* der erste Wedel, *r* die erste Wurzel.

getrennten, und bald wieder aus einem Organ bestehen, das eine einfache, aus einer Zellschicht zusammengesetzte Wandung besitzt, sowie es NÄGELI, HOFMEISTER, v. MERKLIN, MILDE und ich beschrieben haben¹⁾. — Ich muß gestehen, daß mir solche Schwankungen nicht vorgekommen sind, und daß ich wenigstens die erste Art für sehr unwahrscheinlich halte, da sogar die einfachste Antheridie, welche wir überhaupt kennen, das Hörnchen der Vaucheria, immer durch eine Scheidewand von dem mit Chlorophyll erfüllten Algenfaden getrennt ist. SUMINSKY hat die Antheridien der Farnkräuter gleichfalls als einfache Zellen abgebildet.

Bei *Pteris serrulata* messen die Spiralfadenzellen (Schwärmfadenzellen) kurz vor dem Aufspringen der Antheridie $\frac{1}{100}$ millim., bei *Asplenium Petrarcae* dagegen $\frac{2}{100}$ millim. Die Antheridie öffnet sich jederzeit an ihrer Spitze, die Schlufszelle hebt sich mehr oder weniger von den übrigen Zellen ab (Taf. VII. Fig. 36), scheint aber auch häufig zu platzen und zusammenzufallen. Das Aufspringen scheint nach dem Grade der Reife, sowohl in als außerhalb des Wassers, zu erfolgen. Ein ziemlich entwickelter Vorkeim zeigt immer neben einer Menge bereits aufgesprungener Antheridien noch andere in verschiedenen Entwicklungszuständen, welche sich nach ihrem Alter zu verschiedenen Zeiten öffnen.

Sobald sich die Antheridie an ihrer Spitze öffnet, treten die Spiralfadenzellen nach einander hervor, werden aber niemals, wie bei den Lebermoosen, mit einem Stoffe sämtlich ausgetrieben. Oftmals ist die Öffnung, durch welche sie passiren müssen, so enge, daß die runde Form der Zellen verschwindet und sich statt ihrer der Spiralfaden hervorschraubt, wobei sich die Windungen desselben bedeutend aus einander ziehen (Taf. VII. Fig. 36); aber sobald der Faden frei ist, schießt er, sich wieder schraubenartig aufrollend, im Wasser dahin. In der Regel treten jedoch die Spiralfadenzellen unversehrt heraus, liegen alsdann kürzere oder längere Zeit, während welcher immer neue Spiralfadenzellen aus der geöffneten Antheridie hervorkommen, stille; darauf beginnt eine Drehung, welche einige Secunden aber auch einige Minuten dauern kann, und die manchmal plötzlich unterbrochen wird, sich aber nach einer Pause erneuert, worauf meistens nach einem momentanen Stillstand ein plötzlicher Stofs erfolgt und ohne, daß ein

¹⁾ v. MERKLIN hat bisweilen kurz gestielte Antheridien gefunden.

Zerreißen der Zelle sichtbar wird, der entfesselte Faden im Wasser dahineilt. Statt Ueberreste einer zersprengten Membran findet man, wenn mehrere Spiralfäden entflohen sind, an der Stelle, wo sie sich frei machten, grössere oder kleinere Körnerhaufen, die wie der Spiralfaden selbst durch Jod gelb gefärbt werden. Bei *Pteris serrulata* und *Adiantum formosum* erfolgt das Freiwerden des Schwärmfadens ungleich schneller als bei *Asplenium Petrarcae*. Die Spiralfadenzelle von *Pteris* beginnt, kaum aus der Antheridie getreten, ihre Drehung, einige Secunden später erfolgt schon der beschriebene Stofs und der freie Spiralfaden entflieht den Blicken des Beobachters. Bei *Asplenium Petrarcae* dagegen liegen die Spiralfadenzellen oftmals 5—10 Minuten ruhig neben einander, und dann erst beginnt die Drehung um ihre Achse. Dieselbe dauert wieder nicht selten ebenso lange, der plötzlich erfolgende Stofs ist weniger bemerkbar und unterbleibt sogar bisweilen; das Spiralband entfaltet sich in diesem Falle langsam und geht während seiner Entfaltung langsam davon. Nicht selten unterbleibt auch die anfängliche Drehung der Zelle, dann aber tritt die Entfaltung des Fadens plötzlich und mit dem beschriebenen Stofse ein. Bisweilen bleiben auch einige Spiralfadenzellen in der Antheridie zurück und entlassen in derselben ihren Faden.

Aufser dem aufgerollten Spiralfaden sieht man in den Spiralfadenzellen der Antheridie grössere oder kleinere Körner, wie es scheint von schleimiger Beschaffenheit, welche Jod gelb färbt. Das freige-wordene Spiralband eilt so schnell dahin, daß man seine wahre Gestalt nur dann erkennen kann, wenn seiner Bewegung Hindernisse in den Weg treten und dasselbe, wie nicht selten geschieht, an irgend einem Gegenstande hängen bleibt. Die Hauptbewegung ist, wie man alsdann mit Deutlichkeit erkennt, die Drehung des Fadens um seine Achse. — Die verschiedenen Bewegungen des Schwärmfadens sind von WIGAND vortrefflich beschrieben.

Wenn sich der Spiralfaden, der etwas klebriger Natur zu sein scheint, an irgend einen Gegenstand festhängt, so zählt man in der Regel $4\frac{1}{2}$ bis 5 Windungen. Die erste Windung beschreibt den kleinsten Kreis, die letzte den größten¹⁾, am Ende derselben bemerkt man ein kleines sehr zartes Bläschen, das schwer sichtbar zu machen ist, aber nicht zu fehlen und sich durch Wasseraufnahme zu vergrößern

¹⁾ Ich habe früher diese letzte Windung als die erste bezeichnet, nenne sie aber jetzt mit den anderen Autoren die letzte Windung.

scheint und am engeren, vorderen Ende des Spiralfadens sieht man bei langsamer Bewegung des letzteren eine der Flimmerbewegung des Thierreiches ähnliche Erscheinung. Fügt man einen Tropfen Jodlösung hinzu, so hört die Bewegung des Fadens augenblicklich auf und man erblickt jetzt einen zierlichen Wimperkranz. Die langen Wimpern messen bei *Asplenium Petrarcae* $\frac{1}{100}$ millim., sie scheinen über den ganzen vorderen Theil des Schwärmfadens verbreitet zu sein, dagegen der letzten, mittelsten und wahrscheinlich auch der folgenden Windung zu fehlen. Die beiden letzten Windungen sind ungleich breiter und bandartig abgeplattet, die mit Wimpern bekleideten Windungen dagegen erscheinen rund (Taf. VII. Fig. 37). Die Wimpern schlagen immer nach derselben Richtung, sie bedingen wahrscheinlich die Drehung des Fadens um seine Achse, die niemals wechselt; die einzelnen Windungen des Spiralfadens nähern und entfernen sich dagegen, wie bereits erwähnt, unregelmäßig von einander; ihre scheinbar willkürliche Dehnbarkeit bedingt vielleicht die scheinbar ebenso willkürliche Bewegung des Fadens. Der Durchmesser der Schwärmfadenzellen von *Pteris serrulata* mißt $\frac{2}{100}$ millim., die Länge der Wimpern des Schwärmfadens $\frac{1}{100}$ millim.; bei *Asplenium Petrarcae* beträgt der Durchmesser der Schwärmfadenzelle $\frac{1}{100}$ mill., der Durchmesser des aufgerollten Schwärmfadens $\frac{1}{100}$ millim.; die Länge des Fadens im ziemlich gestreckten Zustande mißt $\frac{12}{100}$ millim., der Durchmesser der Blase am Ende des Fadens beträgt $\frac{1}{100}$ millim., der Durchmesser derselben Blase 10 Minuten später $\frac{10}{100}$ millim. Ausser dem Schwärmfaden beobachtet man in seiner Mutterzelle gröfsere oder kleinere Körner, wie es scheint, von schleimiger Beschaffenheit (Jod färbt sie gelb). Das freigewordene Spiralband eilt sehr schnell dahin, es bohrt sich mit seiner engsten Windung voran durchs Wasser. Die Wimpern entfalten sich während der langsamen Drehung des noch zusammengerollten Fadens¹⁾. Die Hauptbewegung ist die unabänderliche Drehung des Fadens um seine Achse, diese Drehung erfolgt unter dem Mikroskop von links nach rechts, also in der Wirklichkeit von rechts nach links. Der Schwärmfaden kann sich ausserdem nach Umständen ganz oder theilweise strecken und wieder zusammenziehen, so dafs bald die eine Windung desselben der folgenden genähert, bald die andere von der folgenden entfernt

¹⁾ Kleine den Wimpern anhängende Körnchen, welche aber auch sehr häufig fehlen und ebenso an oder in der Blase sitzen, werden von v. MERKLIN für etwas Wesentliches gehalten.

wird; die fortschreitende Bewegung des Fadens muß daher sehr unregelmäßig werden; der Faden steuert bald rechts, bald links, schieft manchmal gerade vorwärts und kehrt dann plötzlich wieder um. — Die Bewegung der Schwärmfäden liefs sich Stunden lang verfolgen; SUMINSKY will sie Tage lang beobachtet haben. Schon die allerschwächste Jodlösung hemmt sie augenblicklich und für immer, der Faden zieht sich meistens zusammen und seine Wimpern treten starr aus einander; niemals sah ich nach Zusatz von Jodwasser einen gestreckten Faden wie bei *Plagiochila* und *Pellia*; sowohl der Faden als dessen Wimpern färbten sich gelb, das Bläschen aber war so zart, daß es kaum gefärbt erschien. Alkohol hemmte ebenfalls augenblicklich die Bewegung; dagegen ward Blausäure und Strychninlösung sehr gut vertragen, noch Stunden lang bewegten sich die Fäden.

Vergleichen wir jetzt den Bau und die Bewegungen der Schwärmfäden der Charen, Moose und Lebermoose mit den Schwärmfäden der Farn, so zeigt sich, bei großen Verschiedenheiten im Bau des Schwärmfadens selbst, doch wiederum eine große Uebereinstimmung. Sowohl bei den Lebermoosen und Laubmoosen als auch bei den Farnkräutern sehen wir einen spiralförmig aufgerollten Faden, der sich unter dem Mikroskop von links nach rechts um seine Achse dreht; bei den Farnkräutern ist dieser Faden mit Wimpern bekleidet, bei den Charen und Moosen ist er glatt, die Schwärmfäden der letzteren sind dagegen an einem Ende mit zwei peitschenschnurartigen, sehr dünnen Verlängerungen versehen, die, ungeheuer beweglich, sich sowohl spiralförmig aufrollen als auch unregelmäßig hin und herschwenken. Diese langen schnurartigen Fäden sind das eigentliche Bewegungsorgan, sie ersetzen den Charen und Moosen, wie es scheint, den Wimperbesatz des Spiralfadens der Farnkräuter. Der Schwärmfaden der letzteren besitzt am hinteren Ende ein zartes Bläschen, der Spiralfaden von *Pellia* ist an demselben Ende mit einem zarten runden Scheibchen versehen; bei *Pellia* ist dies Scheibchen der Ueberrest der Schwärmfadenzelle und das Bläschen der Farnkräuter möchte vielleicht dieselbe Bedeutung haben, es ist wahrscheinlich dieselbe Scheibe, die später durch Aufnahme von Wasser blasenartig anschwillt(?). Bei *Chara* und *Plagiochila* scheint dies Scheibchen immer zu fehlen, bei *Pellia* löst sich dasselbe nur selten vom Faden, ohne jedoch der Bewegung des letzteren Eintrag zu thun. Die Scheibe oder das Bläschen scheint mir demnach für den freien Faden selbst unwesentlich. Bei *Plagiochila* ist die Zelle

wahrscheinlich so zart, daß sie beim Entfalten des Spiralfadens zergeht, bei Chara aber ist sie in der Regel schon verschwunden, ehe der Faden seiner Haft entschlüpft, bei Haplomitrium hinterbleibt ein Schleimklümpchen (?) als Ueberrest derselben. Der Schwärmfaden und seine Bewegungsorgane sind stickstoffhaltig, die Zelle, in der er sich bildet, ist keine Schleimzelle, ihre Membran scheint stickstofffrei zu sein (p. 245). — Für die Beobachtung der Schwärmfäden ist eine starke Objectiv- und eine schwache Ocular-Vergrößerung nothwendig; um die Wimpern zu sehen muß man stark abblenden, überhaupt die Beleuchtung gut reguliren; nach dem langsamen Verdunsten des Wassers auf unbedeckter Glasplatte erscheinen die Wimpern am deutlichsten.

Die Größe der Antheridien und danach auch die Zahl der in ihnen entstandenen Spiralfäden ist auf demselben Farnkrautvorkeime verschieden; an ganz jungen Prothallien sind die Antheridien meistens kleiner, sie enthalten nur 12 — 20 Spiralfäden, die größeren Antheridien entlassen dagegen 30 Schwärmfäden und darüber. Die reife Antheridie enthält niemals Chlorophyll, geöffnet nimmt dieselbe in der Regel bald eine braune Färbung an. Ich habe bis 60 Antheridien auf einem Vorkeim gefunden.

Während das männliche Organ mit der Bildung des flächenförmigen Vorkeimes, ja nicht selten schon vor derselben erscheint, zeigt sich das weibliche Organ, welches man Archegonium oder Keimorgan nennt, erst, wenn das Prothallium eine ziemliche Größe erreicht hat und zwar immer nur auf der aus mehreren Zellenlagen bestehenden polsterartigen Mitte desselben¹⁾. Es tritt hier an der Unterseite genau so hervor wie das Pistill der Laub- und Lebermoose, entspricht auch in seinem Bau durchaus demselben, indem es aus einem ziemlich kurzen Hals und einer im Gewebe des Vorkeimes liegenden Centralzelle oder Centralhöhle besteht (Taf. VII. Fig. 38). Anfänglich ist der Hals geschlossen, dann aber öffnet er sich an seiner Spitze, gleich dem Pistill der Lebermoose, und ein, entweder durch Resorption der Querwände einer axilen Zellenreihe, oder, wie es mir wahrscheinlicher ist, durch Auseinanderweichen der Zellen, entstandener Canal führt zur Centralzelle hinab, in welcher nach HORNMEISTER das Keimbläschen liegt, welches nach der Befruchtung zur

¹⁾ In dieser Region des Vorkeimes sollen nach v. MERKLIN bisweilen vereinzelt gestreifte Gefäße vorkommen; ich habe dieselben niemals gesehen.

Mutterzelle der neuen Pflanze wird¹⁾. Ich bin zwar nicht so glücklich gewesen, das Keimbläschen mit Sicherheit zu sehen, zweifle aber nicht mehr an dessen Dasein, vermuthete jedoch, daß letzteres eben so zart und in Wasser vergänglich sein wird wie das Keimbläschen, oder, wie ich es passender zu nennen glaube, Keimkörperchen der phanerogamen Gewächse. METTENIUS und v. MERKLIN haben das Keimbläschen gleichfalls gesehen und WIGAND, welchem dasselbe früher wie mir entgangen war, bestätigt später dessen Dasein; dagegen bleibt es ihm zweifelhaft, ob selbiges die ursprüngliche Centralzelle selbst, oder wie HOFMEISTER angiebt, eine freie in der letzteren entstandene Zelle ist. — Es kommen selten mehr als 8 Keimorgane auf dem Vorkeim vor; WIGAND will bisweilen nur ein einziges gefunden haben, auch sollen nach ihm sowohl ganz sterile als auch männliche und weibliche Vorkeime gefunden werden.

Das Eindringen der Schwärmfäden in das Keimorgan ist bis jetzt erst von SUMINSKY, v. MERKLIN und HOFMEISTER gesehen worden. Nach dem ersteren soll ein Spiralfaden mit dem einen Ende in die vorhandene Zelle, welche SUMINSKY Keimsack nennt, eindringen und anschwellen, die Anschwellung des eingedrungenen Spiralfadens aber soll zur Anlage der jungen Keimpflanze werden. Die in dem wirklichen Keimbläschen entstandene Zellen hielt SUMINSKY für den Anfang eines Endosperms (Sameneiweißes). Derselbe glaubte damit die SCHLEIDEN'sche Befruchtungstheorie auch für die Farnkräuter bestätigt zu finden. Daß diese Auffassung aber nicht die richtige ist, unterliegt jetzt keinem Zweifel, zumal da jene Zellen, welche SUMINSKY als das Sameneiweiß ansprach, die ersten Zellen der Keimanlage sind. HOFMEISTER sagt dagegen: »Die Samenfäden, in den Canal des Archegonium eingedrungen, bahnen sich durch den ihn erfüllenden Schleim den Weg bis ins Innere der Centralzelle, wo sie das, der oberen Wölbung derselben, nahe der Innenmündung des Canals, angeschmiegte, mit seinem halbkugelige freien Ende in den Raum der Zelle herein-

¹⁾ Nach SUMINSKY soll das Keimorgan ursprünglich offen sein, was selbst noch v. MERKLIN verteidigt wird, aber durch meine und HOFMEISTER's Untersuchungen zur Genüge widerlegt ist; die Schwärmfäden können deshalb nicht vor Bildung des Halstheiles in das Keimorgan gelangen und die von v. MERKLIN in dem letzteren vor der Oeffnung des Halstheiles beobachteten keulenförmigen Massen, welche ich ebenfalls gesehen, können keine veränderte Spiralfäden sein. Dagegen beobachtete v. MERKLIN auch einmal den Eintritt des Schwärmfadens durch den geöffneten Hals des Archegoniums, welche Beobachtung hier allein in Betracht kommt.

ragende Keimbläschen lebhaft umspielen. Ihre Bewegungen dauerten in einem Falle, wo ihrer 3 in die Centralzelle eines Archegonium von *Asp. felix mas* gelangt waren, noch 7 Minuten vom Beginn der Beobachtung an. Das Aufhören derselben war begleitet (und vermuthlich bedingt) vom Gerinnen der eiweißartigen Stoffe der Inhaltflüssigkeit der Centralzelle. — »Wo Samenfäden in der Centralzelle sich fanden, erschien deren Eingang durch Dehnung der benachbarten Zellen fast verschlossen. Offenbar erfolgt dieses Zuwachsen der Innenmündung unmittelbar nach dem Eintritt der Samenfäden in die Centralzelle. Es ist die erste Erscheinung, in welcher die vollzogene Befruchtung sich zu erkennen giebt. — Das befruchtete Keimbläschen vergrößert sich, bis es die Centralzelle ausfüllt und nun beginnt die Reihenfolge seiner Theilungen, durch welche die verschiedenen Organe des Embryo angelegt werden.«

So ist nun jetzt das Eindringen der Schwärmfäden in das Keimorgan der Farnkräuter, welches anfänglich sehr in Zweifel gezogen wurde, durch HOFMEISTER sicher gestellt; allein es bleibt noch fraglich, ob die Samenfäden auch in das Keimbläschen eindringen, oder ob sie nur durch endosmotische Einwirkung dasselbe befruchten; HOFMEISTER ist der letzteren Ansicht und hat sogar die von PRINGSHEIM gegebene directe Beobachtung des Eindringens der Spermatozoiden von *Vaucheria* und *Oedogonium* in die Befruchtungskugel in Zweifel gezogen; ich dagegen vermuthete, gestützt auf PRINGSHEIM's Untersuchungen bei den Algen und meinen Wahrnehmungen bei der phanerogamen Pflanze, daß eine directe Vermischung der befruchtenden Substanz, also auch ein wirkliches Eindringen der Schwärmfäden stattfindet. Im Keimbläschen der höheren Kryptogamen erblicke ich aber ein Analogon der PRINGSHEIM'schen Befruchtungskugel für die Algen, welche wiederum meiner Protoplasmakugel des Keimkörperchens der Phanerogamen entspricht (Man vergleiche hierfür den Abschnitt über die Befruchtung der phanerogamen Gewächse).

In dem befruchteten Keimbläschen geht nun, wie dies von HOFMEISTER und WIGAND¹⁾ nachgewiesen ist, eine Zellentheilung vor sich; man findet alsbald unter dem geöffneten und absterbenden Halse des

¹⁾ Ich habe die ersten Theilungen des befruchteten Keimbläschens nicht gesehen, dagegen von einem wenig späteren Zustand ab die weitere Ausbildung vollständig verfolgt.

Keimorganes eine kleine aus Zellen zusammengesetzte Kugel, welche sich anfänglich frei herauspräpariren läßt; dieselbe verläßt darauf die Kugelgestalt, es differenziren sich zwei einander gegenüberliegende Regionen, die nach oben gewandte wird zur Stammknospe (Plumula), die abwärts gerichtete dagegen zur Wurzelanlage (Radicula). Im Innern des nunmehr angelegten jungen Embryo entstehen darauf die ersten Gefäßbündel und unter dem leicht zu übersehenden sehr flachen Vegetationskegel der Stammknospe erscheint das erste Blatt (Wedel), welches vor der jungen Wurzel das Gewebe des Vorkeimes durchbricht und dem Licht entgegenwächst (Taf. VII. Fig. 39 b), während bald darauf auch die erste Wurzel (c), die man sehr wohl Pfahlwurzel nennen kann, mit einer ausgeprägten Wurzelhaube versehen, hervortritt und sich nach abwärts verlängert. Die junge Pflanze entwickelt sich nunmehr, nach einander neue Blätter und Wurzeln bildend, weiter und der an Wurzelhaaren reiche Vorkeim ernährt sie nur noch so lange, bis ihre eignen Wurzeln und Blätter hinreichend für Nahrung sorgen können, worauf der Vorkeim abstirbt. Sehr selten erheben sich mehr als eine Pflanze auf dem Vorkeim; viel häufiger stirbt derselbe ab ohne eine junge Pflanze zu entwickeln.

Junge Vorkeime mit keimenden Pflanzen des *Ophyoglossum* wurden von METTENIUS¹⁾ gefunden. Der Vorkeim kriecht als fadenförmiger, mit einem centralen Bündel langgestreckter Zellen versehener, farbloser Organismus im Boden, er wird erst grün, wenn er ans Licht gelangt. Auf seiner Oberfläche entstehen zahlreiche Antheridien und Keimorgane, die den andern Farnkräutern ähnlich gebaut sind; auch die Schwärmfäden der Antheridien sind an den vorderen Windungen mit schwingenden Wimpern bekleidet. Das Keimbläschen in der Centralzelle des Keimorgans erhält nach METTENIUS erst durch die Befruchtung eine feste Membran; aus ihm entsteht darauf die Keimpflanze in ähnlicher Weise wie bei den andern Farnkräutern, doch bilden sich nicht selten zwei junge Pflanzen auf einem Vorkeime aus.

Die Entdeckung der geschlechtlichen Fortpflanzung der Farnkräuter ist auch für die Kunstgärtnerei von Nutzen gewesen, indem man jetzt durch Aussaat der Farnsporen, welche meistens jahrelang ihre Keimkraft bewahren, und oftmals noch von Herbariumexemplaren keimfähig sind, junge Farnkräuter heranzieht und dabei, wenn die

¹⁾ METTENIUS, die Farne des botan. Gartens zu Leipzig. Taf. XXX.

Sporen verschiedener Arten zufällig oder absichtlich neben einander zum Keimen gelangen, sehr häufig Bastarde erhält.

Eine ungeschlechtliche Fortpflanzung der Farnkräuter geschieht durch Knospenbildung auf der Blattfläche, ähnlich wie bei Bryophyllum oder auch auf dem Blattstiel (bei *Woodwardia radicans*); die einzelnen Zellen können hier nicht mehr, wie bei den niederen Kryptogamen, eine neue Pflanze erzeugen (p. 253)¹⁾.

Die Fortpflanzung der Equisetaceen.

§ 66. Die Sporenfrüchte der Equisetaceen bilden sich an einem ährenförmigen Fruchtstande der ausgebildeten Pflanze. Die Sporenfrüchte selbst stehen, dem Pollensäckchen der Cupressineen ähnlich, zu mehreren am unteren Rande eines scheibenförmigen Blattorgans, und öffnen sich wie diese mit einer Spalte. Die Sporen entstehen, wie bei den höheren Kryptogamen überhaupt (von den Lebermoosen und Laubmoosen aufwärts) zu 4 in einer Mutterzelle; die letztere aber verschwindet hier bald, während sie bei den anderen Kryptogamen erst nach vollendeter Ausbildung der Sporen resorbiert wird. Die Spore selbst zeigt nun die Eigenthümlichkeit, daß ihre äußeren

¹⁾ Zur Literatur über die Fortpflanzung der Farnkräuter:

- HENFAY, On the development of ferns from their spores. Trans. of the Linn. Soc. 1855.
- HOFMEISTER, Fruchtbildung und Keimung der höheren Kryptogamen. Bot. Zeit. 1849. p. 793. — Ders., Vergl. Untersuchungen über Keimung u. s. w. der höheren Kryptogamen. Leipzig 1851. p. 78—88. — Ders., Befruchtung der Farnkräuter. Flora 1854. p. 257. Bericht der sächs. Gesellschaft der Wissenschaft 1854.
- LESZYC-SUMINSKY, Entwicklungsgeschichte der Farnkräuter. Berlin 1848.
- V. MERKLIN, Beobachtungen an dem Prothallium der Farnkräuter. Petersburg 1850. — Ders., in der *Linnaea*. 1850.
- METTENIUS, Zur Fortpflanzung der Gefäßkryptogamen. METTENIUS Beiträge 1850. p. 3—29. — Ders., Die Farne des botanischen Gartens zu Leipzig.
- MÜNTER, F., Zur Entwicklungsgeschichte der Farnkräuter. Bot. Zeit. 1843. pag. 41.
- NÄGELI, Bewegliche Spiralfäden bei den Farn. SCHW. und NÄGELI's Zeitschrift Heft 1. p. 168—188.
- SCHACHT, Entwicklungsgeschichte des Sporangiums und der Sporen einiger Farnkräuter. Botan. Zeitung 1849. p. 537. — Ders., Entwicklungsgeschichte der Farnkräuter. *Linnaea* 1849.
- THEURET, Note sur les anthéridies des Fougères. Annal. des sciences. 3e Série. Taf. XI. (1849.)
- WIGAND, Entwicklungsgeschichte der Farnkräuter. Bot. Zeit. 1849. p. 17. — Ders., Weitere Untersuchungen über die Keimung der Farn. WIGAND's botanische Unters. 1854. p. 31—64.

Verdickungsschichten, welche man nach NÄCKEL als die Wand der Specialmutterzelle betrachtet (Bd. 1. p. 85), hier nicht, wie bei den Sporen der übrigen Kryptogamen, und wie bei den Pollenkörnern, später aufgebläst werden, sondern in Form zweier sich von den fertigen Sporen theilweise ablösender Spiralbänder verbleiben, welche unter dem

Fig. 186.



Namen der Schleuderer (Elateres) der Equisetaceen, früher in der Befruchtungsfrage viel Spuk gemacht haben (Fig. 186 *f* u. *g*). Diese sehr hygroskopischen Spiralbänder entstehen, wie SCHLEIDEN und PRINGSHEIM vermuthen, durch spiralförmige Verdickung der Special-Mutterzellenwand, nach v. MOHL und SANIO aber durch ein regelmäßiges Zerreißen dieser Wand, welches nach SANIO's Beobachtungen von der Mitte der Sporen ausgeht. Der letztere sah über den beiden um die kugelige Spore gewickelten Spiralbändern keine zarte, vollkommen geschlossene Membran. Ich möchte die beiden Spiralbänder der Schachtelhalm-sporen mit dem einfachen Spiral-

bande, welches das Pollenkorn der *Thunbergia coccinea* umwindet, vergleichen. Dasselbe unterscheidet sich nur dadurch von den analogen Bildungen der Equisetaceenspore, dafs es nicht wie diese abrollbar ist, sondern zwischen seinen Windungen das Austreten des Pollenschlauches erlaubt. Das Spiralband des Pollenkornes der *Thunbergia* ist aber nicht die äufserste, eigentlich primäre Membran des Pollenkornes, denn diese ist als sogenannte Specialmutterzelle bereits verschwunden, es entsteht vielmehr, wie die Aufsenhülle der Pollenkörner überhaupt, aus den äufseren Verdickungsschichten der Pollenzelle¹⁾ und dasselbe möchte sehr wahrscheinlich auch für die Spore des Schachtelhalmes gelten. Was aber die Bildung der beiden Spiralbänder betrifft, so möchte ich lieber mit SCHLEIDEN und PRINGSHEIM eine spiralförmige Verdickung als Ursache derselben annehmen; so lange die Spiralbänder sich unmittelbar berühren, werden selbige allerdings nicht sichtbar sein,

Fig. 186. Sporen verschiedener Kryptogamen. *a* Vom Fliegenschwamm, *b* der Gährpflanz des obergährigen Bieres, *c* die Spore der Trüffel, *d* die Spore von *Borreria ciliaris*, *e* von *Pteris aquilina*, *f* u. *g* von *Equisetum* (vergrößert).

¹⁾ Siehe weiter oben beim Pollenkorn.

sobald sie aber durch Ausdehnung der Spore von einander treten, wird dieser Vorgang sich scheinbar als ein Zerreißen kundgeben, das schwerlich ohne organische Anlage so regelmässig erfolgen würde¹⁾.

Die Geschlechtsorgane der Equisetaceen bilden sich wie bei den Farnkräutern am flächenartigen Vorkeime und sind den entsprechenden Organen der genannten Pflanzengruppe sehr ähnlich.

Das männliche Organ, oder die Antheridie erscheint nach **HOFMEISTER** und **MILDE** namentlich am Rande des vielfach zertheilten Vorkeimes, es bildet sich, wie bei den Farnkräutern, früher und in grösserer Anzahl als das weibliche Organ, ist wie dort ungestielt und mit einer aus einer einfachen Zellschicht bestehenden Wandung versehen; es öffnet sich an seiner Spitze durch Auseinandertreten der Zellen. Die hervortretenden Spiralfadenzellen drehen sich ein Weilchen, platzen alsdann und der entfesselte Faden eilt dahin. Nach **MILDE** und **HOFMEISTER** ist derselbe dem Schwärmfaden der Farnkräuter ähnlich, aber grösser als alle bis jetzt bekannte Schwärmfäden. Aus mehreren schraubenförmigen Windungen bestehend sind nur die beiden vorderen engeren Windungen mit schwingenden Wimpern besetzt, die letzte Windung aber ist nach **HOFMEISTER** mit einem breiten flossenartigen Anhängsel, der undulirenden Membran der Spermatozoen von Kröten und Tritonen ähnlich, versehen. Bisweilen schleppt der Schwärmfaden noch seine Mutterzelle mit sich herum, wie ich dies in Uebereinstimmung mit **MERKLIN** und Anderen auch für die Farnkräuter beschrieben habe. In andern Fällen endigt dagegen die letzte Windung mit einem langen schnurförmigen Faden. **MILDE** fand 150 und mehr Schwärmfäden in einer Antheridie; er sah die Schwärmfäden sich 16 Stunden lang im Wasser bewegen.

Die Vorkeime von *Equisetum arvense*, *pratense* und *palustre* sind nach **HOFMEISTER** diöcisch; nur in sehr seltenen Fällen erscheinen später auf den reichlich Antheridien tragenden Vorkeimen an besonderen Sprossen einige weibliche Organe. Das weibliche Prothallium bildet dagegen niemals Antheridien, es ist der jungen Pflanze des *Anthocerus punctatus* ähnlich. Auch das weibliche Organ erhebt sich auf dem Rande des Vorkeimes, seine Entwicklung und sein Bau

¹⁾ In der Bastzelle der *Caryota urens* und anderer Palmen sieht man oftmals unter Wasser keine Structur; sobald man aber Chlorzink-Jodlösung oder Jod- und Schwefelsäure zusetzt und ein Aufquellen der Wand erfolgt, zeigen sich in ihr die zierlichsten Verdickungsformen.

entspricht dem Keimorgan (Archegonium) der Farnkräuter. Die Centralzelle sowohl als auch das freie Keimbläschen in ihr wurden von **HOFMEISTER** und **MILDE** nachgewiesen. Das Archegonium öffnet sich darauf an seiner Spitze, und aus dem befruchteten Keimbläschen entsteht ganz allmählig, in ähnlicher Weise wie bei den Farnkräutern, die junge Pflanze. Das erste die Keimachse ringförmig umfassende Blatt entsteht noch innerhalb des Keimorgans, die erste Wurzel (Adventivwurzel) bricht etwas früher als der sich erhebende Stamm aus dem Gewebe des Vorkeims hervor und geht abwärts in den Boden. Bald nach dem Hervortreten der Wurzel und des Laubsprosses entstehen nach **HOFMEISTER** die ersten Gefäßbündel, im Stengel deren drei, in der Wurzel dagegen nur ein einziges. Es erscheinen 20—30 Archegonien auf einem Vorkeim, auch werden häufig mehrere Keimpflanzen entwickelt.

Die ungeschlechtliche Vermehrung der Equisetaceen erfolgt durch Brutknospen und unterirdische Ausläufer. Die quirlförmig stehenden Seitenäste des Stammes entstehen aus Adventivknospen im Gewebe der Rinde an der ringförmigen Basis des stengelumfassenden Blattes.

1) Zur Literatur der Equisetaceen und ihrer Fortpflanzung:

AGARDE, M., Observations sur la germination des Prêles. Mém. du Mus. d'Hist. nat. IX. 1822.

BISCHOFF, Die kryptogamischen Gewächse. Nürnberg 1828. — Ders., Zur Entwicklungsgeschichte der Equisetaceen. Bot. Zeit. 1853. p. 97.

CRAMER, Ueber Equisetum arvense u. s. w. **NÄGELI** und **CRAMER**, Pflanzenphys. Unters. Heft 3. 1855.

HOFMEISTER, Vergl. Unters. der Keimung u. s. w. der höheren Kryptogamen. Leipzig 1851. — Ders., Beitrag zur Kenntniss der Gefäßkryptogamen. Abh. der sächs. Gesellschaft der Wissenschaft 1852. — Ders., Fruchtbildung und Keimung der höheren Kryptogamen. Bot. Zeit. 1849. — Ders., Beitrag zur Kenntniss der Gefäßkryptogamen. — Ders., Keimung der Equisetaceen. Flora 1852. p. 485.

MILDE, De sporarum equisetorum germinatione. Vratislaviae 1850. — Ders., Antheridien der keimenden Equiseten. Bot. Zeit. 1850. p. 448. — Ders., Entwicklung der Equiseten. Bot. Zeit. 1852. p. 537. — Ders., Auftreten der Archegonien am Vorkeim des Equiset. Telmateja. Flora 1852. p. 497. — Ders., Entwicklung der Equiseten und Rhizocarpeen. Acta A. L. C. XXIII. p. II. — Ders., Beiträge zur Kenntniss der Equisetaceen. A. L. C. XXIII. p. II.

FRINGSHEIM, Die Schleuderer der Equisetaceen. Bot. Zeit. 1853. p. 241.

SANIO, Sporenbildung von Equisetum palustre. Bot. Zeit. 1856. p. 177. und 1857. p. 657.

VAUCHER, Monographie des Prêles. Mém. de la soc. de Phys. etc. de Genève. Tom. I. part. 2. 1822. — Ders., Mémoire sur la fructification des Prêles. Mém. de Mus. d'Hist. nat. Tom. X. 1823.

Die Fortpflanzung der Lycopodiaceen.

§. 67. Die Früchte (Sporangien) der Lycopodiaceen erscheinen als kleine, meistens mit einer Spalte aufspringende, Kapseln in der Achsel der Blätter, häufig auf einem besonderen ährenförmigen Fruchtsande. In diesen Sporangien bilden sich nun Sporen zweierlei Art, nämlich größere weibliche, welche in eigenthümlicher Weise keimen, und kleinere männliche, in denen später zahlreiche Schwärmfäden entstehen. Die Sporangien der weiblichen Sporen hat man Kugelskapseln genannt. Bei *Selaginella denticulata* bildet sich nach HOFMEISTER nur eine Zelle des Sporangiums zur Mutterzelle von 4 weiblichen Sporen aus. Die männlichen Früchte werden Staubkapseln genannt. Beide Sporangien-Arten erscheinen an demselben Fruchtsast.

In der großen weiblichen Spore von *Selaginella* mit dickem Exosporium (Sporenhaut) bildet sich nach HOFMEISTER der Vorkeim, noch ehe die äußere dicke Sporenhaut platzt, als einfache Zellschicht an der Stelle, wo sich die 4 in einer Mutterzelle entstandenen, und deshalb gleich den Farnsporen 3 abgeplattete und nur eine gewölbte Fläche besitzenden, Sporen berührten, also unter dem Scheitel der flachen dreiseitigen Pyramide. Jetzt werden die größeren Sporen aus der Kapsel entlassen; nach kürzerer oder längerer Ruhe entwickelt sich dann der Vorkeim weiter und auf demselben erscheinen mehrere Archegonien (Keimorgane) mit kurzem Halstheil (Taf. VII. Fig. 40 y). Jetzt füllt sich auch die große, bis dahin mit einer emulsionartigen Flüssigkeit versehene, innere Zelle der Spore, und zwar vom Vorkeime ausgehend nach abwärts, mit einem Zellgewebe (e). Die Archegonien öffnen sich, ihr Keimbläschen wird befruchtet, es entsteht in demselben eine Keimanlage, welche durch schlauchförmige Ausdehnung der obersten Zellen allmählig in das unter dem Vorkeime gebildete Gewebe hinabgeführt wird und sich von ihm ernährt, dort zur jungen Pflanze ausbildet (Taf. VII. Fig. 41), deren Stamm, mit zwei gegenständigen Blättern, später aus dem dreiklappigen Riss der Sporenhaut hervorwächst, und nicht selten durch Theilung seines Vegetationskegels schon als Doppelstamm erscheint¹⁾.

Die kleinen männlichen Sporen der *Selaginella helvetica* hatten nach HOFMEISTER 5 Monate nach ihrer Aussaat eine große Zahl sehr

¹⁾ HOFMEISTER, Taf. XXVI. Fig. 11 u. 24.

kleiner sphärischer Zellen gebildet. Bei vorsichtigem Druck traten die kleinen Zellen aus der gesprengten Spore hervor, jede derselben enthielt einen spiralförmig aufgerollten sehr dünnen Schwärmfaden, der sich beim Freiwerden träge bewegte. Wenn die Bildung der Schwärmfäden und Archegonien nicht zu gleicher Zeit stattfand, so unterblieb auch die Entwicklung der Keimpflanze in den letzteren. — Das Eindringen der Schwärmfäden in die Archegonien wurde bis jetzt noch nicht beobachtet.

Bei *Isoetes* füllt sich, nach HOFMEISTER, die große, weibliche Spore (Megaspore) einige Wochen nach dem Freiwerden derselben, wahrscheinlich zuerst durch freie Zellenbildung mit einem Zellengerewebe, dem Vorkeim. Das kugelförmige Prothallium sprengt darauf die obere Hälfte der Sporenschale in 3 Lappen und unter der so entstandenen Oeffnung bilden sich auf der Spitze des Vorkeimes ein oder mehrere Archegonien mit sehr kurzem Hals, der sich an der Spitze öffnet. Aus dem befruchteten Keimbläschen entwickelt sich dann ganz allmählig die junge Pflanze, welche hier aber nicht, wie bei *Selaginella*, einen schlauchförmigen Aufhängefaden besitzt. Das Hervortreten des ersten Blattes (Wedels) und der ersten Wurzel erinnert an die Farnkräuter.

Die kleinen männlichen Sporen (Microsporen) bilden vier Wochen nach ihrem Freiwerden durch Theilung meistens 4 Tochterzellen, in deren jeder ein Spiralfaden entsteht. Die Wand dieser Spiralfadenzellen wird durch Jod blau gefärbt, wie ich dasselbe für die Mutterzellen der Schwärmfäden von *Pellia* (p. 245) beobachtet habe. Der Schwärmfaden besteht aus zwei dicken Windungen, welche ganz allmählig in ein langes feines Ende ausgehen; die dicken Windungen sind, wie bei den Farnkräutern, mit Wimpern besetzt. Die Bewegung des Fadens soll träger als bei den Farnkräutern sein. An der fadenförmigen Verlängerung bleibt bisweilen die Mutterzelle hängen und wird alsdann mit fortgeschleppt. Der Schwärmfaden geht mit dem dicken Ende voran; seine Bewegung dauert nicht über 3 Stunden.

Bei den ächten Lycopodiaceen (*Lycopodium*, *Psilotum*, *Tmesipteris*), welche nur eine Sporen-Art besitzen, hat man aller angestellten Bemühungen ungeachtet, die vollständige Keimung noch nicht beobachten können. Nun ist es zwar DE BARY in neuester Zeit gelungen, die

¹⁾ DE BARY, über die Keimung der Lycopodien. Bericht der naturforschenden Gesellschaft zu Freiburg. 1858.

Spore von *Lycopodium innudatum* endlich zum Keimen zu bringen, allein der aus ihr entstandene Körper verging bald wieder. — Die Innenzelle der terädrischen Spore dehnt sich nach DE BARY und tritt als kugelige Blase aus der tief dreilappig aufgerissenen Aussenhaut hervor. Dieselbe theilt sich darauf zu wiederholten Malen und bildet so einen 7 bis 11 zelligen Körper, dessen weitere Entwicklungsstufen bis jetzt nicht gefunden sind. Dieser Vorkern des *Lycopodium* hat grosse Aehnlichkeit mit einem Keimorgan (Archegonium) welches auf einer grösseren Basalzelle steht¹⁾.

Die Fortpflanzung der Rhizocarpeen.

§. 68. Bei den Rhizocarpeen erscheinen Organe zweierlei Art auf der ausgebildeten Pflanze in besonderen zelligen Säckchen (Früchten, Sporocarpien), entweder beisammen oder getrennt (*Salvinia*).

Das weibliche Organ, welches SCHLEIDEN die Samenknospe (Gemmula) nannte, das jetzt aber als grosse oder weibliche Spore (*Megaspore*) bezeichnet wird, liegt bei *Salvinia* in einer langgestielten, aus einer einfachen Zellschicht bestehenden Hülle, welche der Antheridie der Lebermoose ähnlich ist. Es besitzt eine sehr derbe, aus mehreren verschieden gebauten Schichten gebildete Aussenhaut, die eine grosse mit Stärkemehlkörnern, Oeltropfen und flüssigem Schleim erfüllte Zelle umschliesst, welche SCHLEIDEN den Embryosack nannte. Am Scheitel dieser grossen Spore liegt eine kleine Erhebung mit dreilappiger Oeffnung (SCHLEIDEN's dreiklappige Knospenhülle). Bei *Pilularia* fehlt die gestielte zellige Hülle, die grosse Spore hat dafür über der dunkelgefärbten Aussenhaut noch eine äussere glasartige Umkleidung, welche HOFMEISTER für eine Aussonderung erklärt. Unter dem Canal entsteht nun nach METTENIUS, NÄGELI und HOFMEISTER, wie bei *Selaginella*, der Vorkern und auf demselben bei *Marsilea* (Taf. VII. Fig. 42) nur ein Archegonium, bei *Salvinia* dagegen mehrere, deren Hals, indem seine

¹⁾ Zur Literatur der Lycopodiaceen und deren Fortpflanzung: DE BARY, Die Keimung der Lycopodien. Bericht der naturf. Gesellschaft zu Freiburg. 1858.

CRAMER, C., Ueber *Lycopod. Selago.* NÄGELI und CRAMER, pflanzenphysiologische Untersuchungen Heft 3.

HOFMEISTER, Vergl. Untersuchungen der Keimung u. s. w. der höheren Kryptogamen. Leipzig 1851. p. 111—125. — Ders., Beitrag zur Kenntniss der Gefässkryptogamen. Abhandl. der sächs. Gesellschaft der Wissenschaft 1852. (über *Isoëtes*).

METTENIUS, Sporen von *Isoëtes*. Bot. Zeit. 1848. p. 688.

MÜLLER, C., Keimung von *Isoëtes lacustris*. Bot. Zeit. 1848. p. 297.

Zellen sich schlauchartig verlängern und aus der Oeffnung der großen Spore hervortreten, von SCHLEIDEN für eingedrungene Pollenschläuche angesprochen wurden, während derselbe den grünesfarbten Vorkeim für die junge über dem Embryosack entstandene Keimpflanze hielt. Im Archegonium bildet sich nunmehr die Keimpflanze in ähnlicher Weise, als bei den Farnkräutern (Taf. VII. Fig. 43) und bei Isoetes; der Vorkeim füllt aber nicht, wie bei der letztgenannten Pflanze, die große Zelle aus, es bildet sich auch nicht in ihr, wie bei Selaginella, ein Endosperm ähnliches Gewebe; der Vorkeim scheint vielmehr einfach auf Kosten der in dieser großen Zelle enthaltenen Nahrungsstoffe seine Keimpflanze zu ernähren.

Das männliche Organ (die Antheridie, richtiger der Antheridienbehälter) ist bei *Salvinia* ganz so gebaut wie eine langgestielte Lebermoos-Antheridie, der es auch an Größe etwa entspricht, jedoch besteht der Stiel nur aus einer Zellenreihe, während die ähnlich gebaute Hülle der großen Spore von *Salvinia* 3 bis 4 mal so groß ist und deren Stiel zwei Zellenreihen besitzt. Statt der Spiralfadenzellen enthält dieses Organ aber kleine, im Herbst mit einander verklebte Zellen; aus denen im Frühjahr eine zarte Zelle als kurzer Schlauch hervortritt, der nach MILDE die Wand des Antheridiumbehälters durchbricht und in dem mehrere kleine runde Zellen mit einem Spiralfaden entstehen, welcher, freigeworden, den Schwärmfäden der Farnkräuter durchaus ähnlich, aber kleiner ist, und wie diese in schraubenförmigen Windungen sich im Wasser umherbewegt. Bei *Pilularia* dagegen öffnen sich die freien Zellen des Antheridienbehälters, nach HOFMEISTER, ohne Bildung eines Schlauches, an einer bestimmten Stelle, um mehrere bewegliche Schwärmfäden (Taf. VII. Fig. 44) zu entlassen. Diese kleinen Sporen, welche SCHLEIDEN für Pollenkörner hielt und die man jetzt Microsporen nennt, sind demnach die eigentlichen Antheridien der Rhizocarpeen; sie entsprechen den kleinen Sporen der Lycopodiaceen, welche gleichfalls Schwärmfäden entwickeln. — Die große Spore der Rhizocarpeen keimt erst im Frühjahr und um dieselbe Zeit entwickelt auch die Antheridie ihre Schwärmfäden, welche, sammt den Sporen auf dem Wasser schwimmend, letztere befruchten¹⁾.

¹⁾ In meiner Schrift über die Entstehung des Embryo der Phanerogamen (1848) habe ich noch die SCHLEIDEN'sche Ansicht vertreten, dieselbe ist aber jetzt durch die Untersuchungen von NÄGELI, METTENIUS, HOFMEISTER und MILDE vollständig widerlegt.

Obschon bei *Salvinia* mehrere Keimorgane auf dem Vorkeim auftreten, scheint doch, wie bei *Pilularia*, mit einem Archegonium auch hier immer nur eine Keimpflanze ausgebildet zu werden.

XV. Die Blüthe der phanerogamen Gewächse.

Die Blüthe im Allgemeinen.

§. 69. Die Blüthe ist derjenige Theil einer phanerogamen Pflanze, welchem die Bildung des Samens obliegt; sie ist das Geschlechtsorgan der Gewächse, weil zur Erzeugung des Samens, wie zur geschlechtlichen Zeugung der Thiere, eine Befruchtung nothwendig ist. Die Vermehrung der phanerogamen Pflanzen geschieht aber nicht durch Samenbildung allein, sie wird vielfach auch durch Knospen und Ableger erzielt. — Wesentlich sind in der Blüthe nur diejenigen Organe, welche zur Bildung des Samens nothwendig sind, nämlich 1. das Staubblatt oder das Staubgefäß, auch Staubfaden genannt, in welchem sich der befruchtende Blütenstaub ausbildet, und 2. die Samenknospe, in welcher sich, nach geschehener Befruchtung, der Keim entwickelt und die deshalb später zum Samen wird. Alle übrigen Theile, die zur phanerogamen Blüthe gerechnet werden, als Kelchblätter, Blumenblätter und Fruchtknoten, können nach der Pflanzenart sowohl einzeln als auch ins Gesamt fehlen.

Das Staubblatt, die Anthere, welche den Pollen bildet, ist der männliche Apparat, der Fruchtknoten dagegen, welcher die Samenknospen umschließt, ist der weibliche Geschlechtsapparat der phanerogamen Pflanze, er fehlt nur wenigen Gewächsen, welche nackte Samenknospen besitzen. Wenn Staubblätter und Samenknospen in einer Blüthe vereinigt sind, so nennt man dieselbe Zwitterblüthe

¹⁾ Zur Literatur der Rhizocarpeen:

HOFMEISTER, Vergl. Unters. über Keimung u. s. w. der höheren Kryptogamen. p. 103—111.

METTENIUS, Ueber *Azolla*. *Linnaea* 1847. — Ders., Beiträge zur Kenntniss der Rhizocarpeen. Frankfurt a. M. 1846. — Ders., Ueber *Salvinia*, *Pilularia* und *Marsilea*. METTENIUS Beiträge 1850.

MILDE, Entwicklungsgeschichte der Equisetaceen und Rhizocarpeen. *Acta A. L. C.* XXIII. p. II.

NÄGELI, Fortpflanzung der Rhizocarpeen. NÄGELI's und SCHLEIDEN's Zeitschrift Heft 1. p. 168—188. — Ders., Heft 3—4. p. 293—308.

(flos hermaphroditus); wenn dagegen die eine Blüthe Staubblätter, aber keine Samenknospen enthält, während die andere wohl Samenknospen, aber keine Staubblätter besitzt, so wird die erste als männliche (flos masculinus), die andere aber als weibliche Blüthe (flos femininus) bezeichnet. Beiderlei Blüthen können neben einander auf demselben Pflanzenexemplar vorkommen (LINNÉ's einundzwanzigste Klasse), sie können aber auch getrennt auf verschiedenen Exemplaren auftreten, so daß der eine Stamm nur männliche, der andere dagegen nur weibliche Blüthen trägt (LINNÉ's zweiundzwanzigste Klasse). Außerdem bilden einige Pflanzen noch Zwitterblüthen und eingeschlechtliche Blüthen auf demselben Stamme (LINNÉ's dreiundzwanzigste Klasse).

Die Blüthe der Phanerogamen ist eine Stammknospe, deren Theile oftmals sowohl ihre Stellung als auch ihre Gestalt und Function geändert haben, und die nicht mehr dem vegetativen Leben der Pflanze, sondern der Erzeugung des Samens dient; wesentlich sind deshalb nur diejenigen Theile der Blüthe, welche zur Bildung des letzteren thätig sind. — Die Theile des Kelches und der Blumenkrone, sowie die Staubblätter sind immer Blattorgane, das Pistill dagegen, oder der Fruchtknoten mit Staubweg und Narbe, als letzte Bildung der Blütenachse, kann sowohl aus Blättern als auch aus dem Stamm selbst hervorgehen; häufiger noch, oder vielleicht immer (?), betheiligen sich beide an seiner Bildung. Aus dem Fruchtknoten bildet sich später die Frucht. Die Samenknospen entsprechen den Stammknospen, sie bilden nach erfolgter Befruchtung den Samen, welcher den Keim umschließt.

Bei denjenigen Pflanzen, deren Blüthe keinen Fruchtknoten, d. h. keine ringsumgeschlossene Hülle zum Schutz der Samenknospen besitzt, kann man auch von keiner Frucht mehr reden; hier hat man es in der Blüthe mit nackten Samenknospen und deshalb später mit nackten Samen zu thun (bei den Nadelhölzern, den Cycadeen und bei Balanophora).

Wenn mehrere oder viele Blüthen auf einem gemeinsamen Blütenstiel sitzen, so spricht man von einem Blütenstand (Inflorescentia), die Weise der Verzweigung bedingt hier die Art des Blütenstandes genau so, wie die Art der Zweigbildung zunächst die Tracht der Pflanze bestimmt.

Die Blüthe der Phanerogamen ist von Alters her als ein sehr wesentlicher, und in der Form und Zahl seiner Elemente sehr constanter, Theil der Gewächse zur systematischen Eintheilung der Pflanzen benutzt worden. Während nun

LINNÉ die Zahl der männlichen und weiblichen Organe als Haupttheilungsprincip seiner Klassen und Ordnungen wählte, gründeten DE CANDOLLE, JUSSIEU und die neueren Botaniker, ihre Gruppen und Familien mehr auf das Princip der vergleichenden Anatomie der Blüthentheile überhaupt, welche Eintheilung denn auch naturgemäßer ausfallen muß und die Verwandtschaft der Pflanzen zu einander besser als die LINNÉ'sche Eintheilung, welche oftmals verwandte Pflanzen von einander trennt, bezeichnet, wogegen die letztere, zur raschen Bestimmung einer gegebenen Pflanze, für Anfänger immer noch brauchbar ist. Die vergleichende Anatomie der Blüthen kann aber, da das Fertige nur selten Einsicht über die Art seines Zustandekommens giebt, ohne Entwicklungsgeschichte kaum bestehen, und so hat denn auch die letztere mit der allgemeinen Annahme des natürlichen Systemes einen größeren Aufschwung gewonnen und der sogenannten, von GÖTTKE zuerst schärfer bezeichneten, Metamorphosenlehre den eigentlichen Grund gegeben. Durch W. C. F. WOLFF angebahnt, ist die Entwicklungs-Geschichte überhaupt, namentlich durch SCHLEIDEN und nach ihm durch zahlreiche Forscher, mehr und mehr zur Geltung gekommen. Bei diesen Untersuchungen hat sich nun ergeben, daß man zwar in den meisten Fällen auch für die Theile der Blüthe Stamm und Blatt zu unterscheiden vermag, daß aber auch Fälle vorkommen, wo diese Unterscheidung zum wenigsten zweifelhaft wird und von der subjectiven Anschauungsweise des Beobachters abhängig ist. Während nun von der einen Seite die Entwicklungs-Geschichte der Blüthe fleißige Jünger fand, wurden von der anderen Seite die morphologischen Verhältnisse der fertigen Blüthe nach Zahl und Stellung zu einander vielfach untersucht, wobei auch die Mißbildungen der Blüthe Berücksichtigung fanden. Nach dieser Richtung haben besonders RÖPER, WYDLER, v. SCHLECHTENDAL und A. BRAUN unsere Kenntniß bereichert.

Ich habe bei meinen zahlreichen Untersuchungen über den Bau der Blüthe beide Methoden befolgt, da sowohl die Eine als auch die Andere für sich allein nicht immer ausreicht, weil man einerseits für eine erfolgreiche Benutzung der Entwicklungs-Geschichte auch den Zustand der fertigen Blüthe kennen muß, andererseits aber aus der fertigen Blume die Veränderungen während der Ausbildung der Theile nicht immer a priori erschließen kann. Ein schematischer Grundriß der fertigen Blüthe, wie ihn die meisten neueren botanischen Schriften liefern, ist zwar zur Orientirung über die Zahlen und -Stellungsverhältnisse der fertigen Blüthe ausreichend; lehrreicher aber erscheinen die Grundrisse, welche mit der Camera lucida nach Querschnitten durch die Knospe in verschiedenen Entwicklungsstadien erhalten werden. Diese geben nämlich mit den zu ihnen gehörigen Längsschnitten, und einer Betrachtung der freigelegten einzelnen Theile, ein getreues Bild der Veränderungen, welche die Blüthen-Elemente von ihrer Anlage bis zur Vollendung der Blumen durchlaufen mußten, weshalb auch diese Methode den sichersten Aufschluß über die Entwicklungs-Geschichte und den Bau der Blüthe gewährt. — Ich werde für diesen Abschnitt zunächst meinen eigenen Untersuchungen folgen¹⁾.

¹⁾ Zur Literatur über die Entwicklungs-Geschichte der Blüthe im Allgemeinen:

BARNÉOU, Entwicklungs-Geschichte der Plantagineen und Plumbagineen. (Comptes rendus 1844).

BUCHENAU, Beiträge zur Entwicklungs-Geschichte der Pistille. Marburg 1851. — Ders., zur Morphologie der Ruscus. Bot. Zeitung 1853. — Ders., Blüthen-Entwicklung einiger Dipsaceen, Valerianeen und Compositen. Abhandl. der Senkenbergischen Gesellschaft zu Frankfurt a. M. 1854. — Ders., Blüthen-Entwicklung von Alisma und Butomus. Flora 1857.

DUCHARTRE, über die Entwicklung der Malvaceen und der Primulaceen. Comptes rendus 1844. — Ders., sur l'organogénie florale et sur l'embryogénie des Nyctaginées. Annal. d. sciences 1848.

Jede Blüthe entsteht, gleich einem Zweig, aus einer Stammknospe. In der ersten Anlage ist auch die Blüthenknospe von der Zweigknospe nicht verschieden; beide bestehen aus einem freien Vegetationskegel, d. h. aus einer kegelförmigen Erhebung, von sehr zarten jugendlichen Zellen gebildet, der von keiner Wurzelhaube bedeckt wird. — Indem sich nun dieser Vegetationskegel verlängert, schieben sich nach und nach unter ihm kleine, aus jungen Zellen bestehende, Würzchen hervor, welche bei der Zweig- oder Laubknospe zu grünen Blättern werden, bei der Blüthenknospe aber sich zu den verschiedenen Blüthenorganen der Blüthe ausbilden, die häufig in Kreisen oder Wirteln angeordnet sind, und der Reihenfolge nach als Kelchblätter, Blumenblätter, Staubblätter und Fruchtblätter auftreten und sowohl anatomisch als auch functionell von einander verschieden sind.

Bei den Nadelhölzern, welche die einfachsten Blüthen besitzen, mßt sich der directe Uebergang von der Zweigknospe zur Blüthen-

GÄLZNOFF, über *Tradescantia virginica*. Bulletin de la société imp. de Moscou. Tom. XVI. (1843).

GRÖNLAND, zur Kenntniß der *Zostera marina*. Bot. Zeitung 1851.

HOFMEISTER, Entwicklungsgeschichte der *Zostera*. Bot. Zeitung 1852.

JOCHMANN, de umbelliferarum structura et evolutione nonnulla. Breslau 1855.

PAYER, Rapport sur les mémoires de M. Payer relative a l'organogénie de la fleur dans diverses familles des plantes. Compt. rendus. 1853. — Ders., Traité d'organogénie végétale comparée. Paris.

PRINGSHEIM, Entwicklungsgeschichte des Stengels u. s. w. bei *Mercurialis annua*. Bot. Zeit. 1851.

SCHACHT, Entwicklungsgeschichte der Blüthe von *Hippuris* (Entwicklungsgeschichte des Pflanzenembryo p. 164.) — Ders., zur Kenntniß der *Ophrys Arachnites*. Bot. Zeit. 1852. — Ders., Entwicklungsgeschichte der Blüthe von *Manglesia cuneata*. Bot. Zeit. 1853. — Ders., Entwicklungsgesch. der Cupuliferen- und Betubineenblüthe. S. Beiträge zur Physiologie p. 33—50. — Ders., Entwicklungsgesch. der *Monotropa Hypopitys*. Beiträge p. 54 bis 64. — Ders., Entwicklungsgesch. der Blüthe von *Stylidium adnatum*. Beiträge p. 65—66. — Ders., zur Entwicklungsgesch. des Fruchtknotens und der Samenträger. Beiträge p. 70—102. — Ders., Entwicklungsgesch. der Blatt- und Blüthenknospen der Nadelhölzer. Beiträge p. 182—219. — Ders., Entwicklungsgesch. der Blüthe von *Asclepias* und *Agropyrum*. S. Mikroskop. Auflage II. p. 167—175.

SCHENK, die Entstehung der Blüthe von *Capparis*. Verhandl. der medicinisch-physikal. Gesellschaft zu Würzburg 1851.

SCHLEIDEN, über die Entwicklungsgeschichte des vegetabilischen Organismus bei den Phanerogamen. Beiträge zur Botanik, p. 86—120. — Ders., Grundzüge der Botanik in Bd. II. p. 216—420. — Ders. mit **VOGEL**, Entwicklungsgesch. der Blüthenheile der Leguminosen. Acta aus L. C. Tom. XIX (1838).

WIGAND, zur Morphologie der Grasblüthe aus der Entwicklungsgeschichte. W. Bot. Untersuchungen p. 83—130. (1853). — Ders., Kritik und Geschichte der Metamorphose der Pflanze. Leipzig 1846.

knospe und umgekehrt am besten nachweisen. Bei der Kiefer kann z. B. die junge Knospe, welche eine Doppelnadel entwickeln sollte, unter Umständen zum Zapfen werden; so daß statt eines oder dreier jungen Zapfen, deren am Ende des Triebes viele, bis 100 und darüber, entstehen und später eben so viele ausgebildete Zapfen den Zweig umgeben¹⁾. Dagegen wird umgekehrt bei der Tanne nicht selten die eigentliche, auf der Mitte des weiblichen Zweiges erscheinende Zapfenknospe zum Zweige ausgebildet, was auch durchaus nicht befremden kann, weil in der ersten Anlage beide einander gleich sind (Fig. 89 u. 90, p. 13), und erst bei weiterer Ausbildung die anatomischen Unterschiede hervortreten²⁾. Man hat nach ГОРТУН, welcher zuerst dies Verhältniß erkannte, die Entwicklungsgeschichte der Blüthe als Metamorphosenlehre bezeichnet.

Für den Stamm unterscheidet man (p. 9) dreierlei Arten der Zweigknospen 1) Endknospen, 2) Achselknospen und 3) Nebenknochen, und für die Blüthen kann man dieselbe Eintheilung festhalten. Es giebt nämlich 1) Endblüthen, welche aus der Spitze eines Zweiges hervorgehen, 2) Achselständige Blüthen, welche in der Achsel eines Blattes stehen und 3) Blüthen, welche zwar wie die vorigen an der Seite eines Zweiges stehen, aber dennoch kein Stützblatt besitzen. Dieselben brechen freilich, mit seltenen Ausnahmen, nicht, wie die Nebenknochen, welche einen Zweig entwickeln, aus der Rinde hervor, sie entstehen vielmehr an der Oberfläche einer Achse, weil ihre Anlage in die jüngste Periode der letzteren fällt, also zu einer Zeit, wo die äußere Rinde der Achse noch aus Urparenchym besteht³⁾.

Bei *Calothamnus* brechen die Blüthenknospen aus der Rinde hervor und sollte man danach glauben, daß sie gleich den Nebenknochen am Cambiumring des Zweiges entstanden wären, allein die Entwicklungsgeschichte lehrt, daß sie wie Achselknospen in der Achsel eines Blattes entstehen, bald darauf aber vom Gewebe der Rinde umhüllt werden und unter dem Schutz derselben sich weiter zur Blüthe aus-

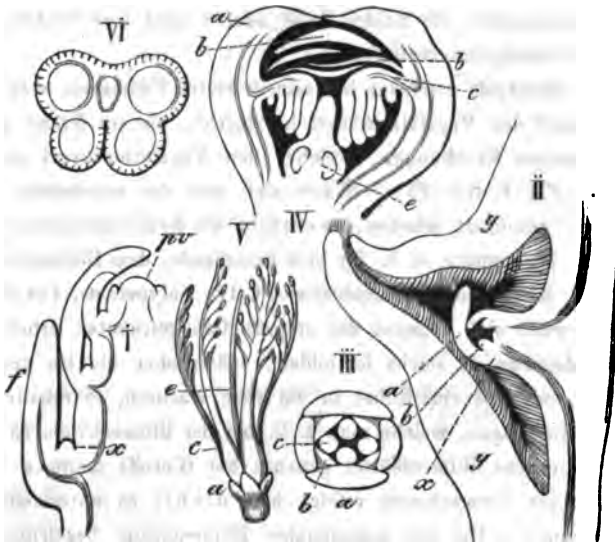
¹⁾ Diese freilich selten vorkommende Vermehrung der Samenstände auf Kosten der Zweigbildung ist den Forstmännern als Kiefernkrone bekannt.

²⁾ Man vergleiche meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie: Entwicklungsgeschichte der Blatt- u. Blüthenknospe einiger Nadelhölzer p. 182—220.

³⁾ Blüthenstände, aus Nebenknochen unter der Rinde entstanden, finden sich bei *Monotropa*, *Balanophora*, *Langsdorffia* und *Rhopalocnemis*; die Bildung der Einzelblüthe aus einer solchen Nebenknoche ist mir dagegen nur für *Hydnora africana* bekannt. Für die Blüthen ohne Deckblatt ist es wohl überhaupt noch zweifelhaft, ob hier das letztere auch in der Anlage immer gänzlich gefehlt hat.

bilden, um später aus ihr hervorzubrechen, was an die befruchteten Pistille der *Blasia* erinnert (p. 240). Die über die Blütenknospe emporwachsende Rinde läßt, wenn der Schnitt richtig getroffen ist, immer einen nach Außen offenen, von Haaren ausgekleideten, Canal erkennen (Fig. 187). Es liegen 3 Blüten nebeneinander

Fig. 187.



Wie die Zweigknospe durch ihren Vegetationskegel fortwächst und unter demselben Blätter bildet, so entstehen auch unter dem Vegetationskegel der Blütenknospe nach einander junge Blätter, welche

Fig. 187. *Calothamnus purpurea*. I Theil eines Längsschnittes durch die Spitze eines Zweiges, *pv* der Vegetationskegel, *f* ein Blatt, *x* die Anlage zu einer Blütenknospe in der Achsel desselben. II Partie aus dem Längsschnitt eines älteren Zweiges, *x* die Blütenknospe, welche bei I in der Achsel des Blattes gelegen, über welche sich aber die Rinde des Zweiges (*yy*), einen mit Haaren ausgekleideten offenen Canal bildend, gehoben hat, *a* der Kelch, *b* die Blumenkrone der Blütenknospe. III Querschnitt durch die junge Blütenknospe, *a* eines der 4 Kelchblätter, *b* eines der 4 Blumenblätter, *c* eines der 4, später einem gefiederten Blatte entsprechenden, Staubblätter. IV Längsschnitt durch eine etwas weiter ausgebildete Blüthe, *e* der oberständige Fruchtknoten. V Die offene Blüthe in natürlicher Gröfse (die klein bleibenden Blumenblätter sind nicht sichtbar). VI Ein Querdurchschnitt der Anthere, welche dem Einzelblatt des zusammengesetzten Blattes entspricht. (v in natürl. Gröfse, die übrigen Figuren vergrößert.)

in den meisten Fällen als Kreise um den Vegetationskegel angeordnet sind. Die Zahl dieser nach einander erscheinenden Blattkreise, desgleichen die Zahl der Blattelemente eines jeden Kreises, ist nach den Pflanzen verschieden. Der unterste Blattkreis ist immer der älteste, der oberste ist dagegen immer der jüngste. Bei den Monocotyledonen ist in diesen Blattkreisen die Dreizahl vorherrschend¹⁾, bei den Dicotyledonen wird sie dagegen nur verhältnismässig selten gefunden (bei den Laurineen), die Zahlen 2, 4 oder 5 sind hier in den Blattkreisen am häufigsten vertreten.

Jeder Blattkreis erscheint bei seinem ersten Entstehen, wenn man von oben auf den Vegetationskegel herabsieht, als ein Kranz kleiner warzenförmiger Erhebungen, welcher den Vegetationskegel umgiebt (Taf. VIII. Fig. 1, 5 u. 10). Wenn sich nun die angelegten Theile auch ferner gesondert erheben, so erhalten wir Kreise getrennter Blattorgane, z. B. getrennte, d. h. für sich bestehende, dem Blütenboden²⁾ eingefügte, Kelch- oder Blumenblätter (Calyx polypetalus, Corolla polypetala); wenn sich dagegen die ursprünglich getrennten Erhebungen nur eine Zeitlang als solche fortbilden, später aber als ein geschlossener Ring oder als eine Röhre in die Höhe wachsen, so erhalten wir diejenigen Bildungen, welche man z. B. bei der Blumenkrone fälschlich verwachsene Blumenblätter genannt hat (Corolla mono- u. gamopetala). Eine Verwachsung erfolgt hier nicht, es unterbleibt nun eine Trennung. Bei der gamopetalen Blumenkrone bezeichnen die Lappen des Randes in der Regel die Zahl der beim ersten Auftreten getrennt, später aber ungetrennt als eine Röhre hervorwachsenden Blumenblätter (bei den Convolvulaceen, Campanulaceen, Borragineen u. s. w.). Oft ist die durch nicht erfolgte Trennung der Blumenblätter entstandene Röhre der gamopetalen Blumenkrone lang (bei *Datura*, *Nicotiana*, *Symphytum*), nicht selten ist sie aber auch sehr kurz, so dass die Blumenkrone bei oberflächlicher Betrachtung polypetal erscheint (bei *Visnea Mocanera*). — Vielfach erheben sich auch mehrere auf einander folgende Blattkreise, obschon sowohl die einzelnen Theile eines jeden Kreises, als auch die Kreise unter sich, anfangs getrennt und letztere nach einander erschienen sind, später mit einander als gemeinsame Röhre. Man spricht alsdann z. B. von einer mit dem

¹⁾ *Paris quadrifolia* hat 5 viergliedrige Blattkreise.

²⁾ Der Blütenboden ist der Achsentheil der Blüthe, auf dem die Seitenorgane als Kelch, Blumenblätter u. s. w. stehen.

Kelch verwachsene Blumenkrone, oder von Staubblättern, welche mit der Blumenkrone verwachsen sind; so bei den Personaten und den Borragineen (Fig. 188). Aber auch hier darf man streng genommen von keiner Verwachsung reden, da selbige das ursprüngliche Getrenntsein später mit einander verbundener Theile voraussetzt, in den genannten Fällen aber, so weit diese Theile überhaupt verbunden sind, auch niemals eine Trennung vorhanden war. Wirkliche Verwachsungen kommen in der Blüthe nur verhältnißmäßig selten vor (für die Narben der Asclepiadeen, für die Fruchtknoten der Anona).

Wenn man in der Blüthe überhaupt den Gegensatz von Stamm und Blatt streng festhalten will, so kann man die Röhre, welche 2 oder mehrere oben freie Blattkreise trägt, als ein hohles Stammorgan betrachten, so vielen Stengelgliedern (Internodien) entsprechend, als Blattkreise vorhanden sind (bei *Arachis hypogaea*, *Oenothera* Fig. 189),

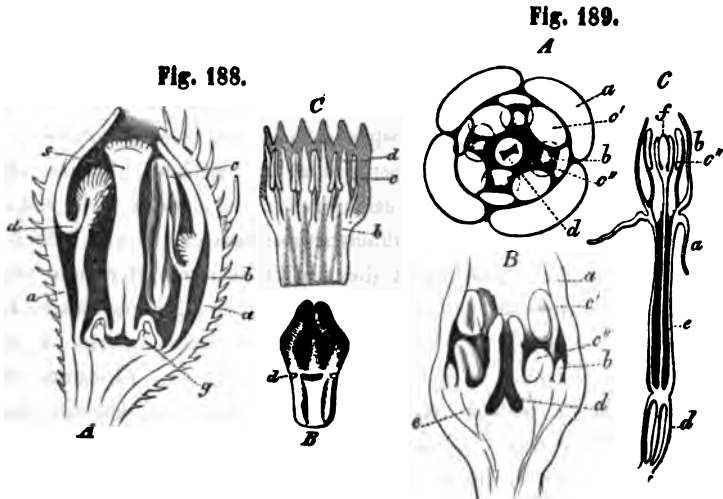


Fig. 188.

Fig. 189.

Fig. 188. A Längsschnitt durch die Mitte einer Blütenknospe von *Symphytum asperum*, a Kelchblatt, b Blumenkrone, c Staubblatt, d die der Länge nach durchgeschnittene Tasche (Hohlschuppe) eines Blumenblattes, s die Narbe, g die Samenknospe, daneben der Raum, in welchen die Pollenschläuche herabsteigen, um zu den Samenknospen zu gelangen. (16mal vergrößert.) B Eine Blumenkrone von der Seite gesehen, d die Taschen. C Eine Blumenkrone der Länge nach aufgeschlitzt und auseinander gebreitet, b der röhrenförmige Theil derselben, c die Staubblätter, d die Taschen. (5mal vergrößert.)

Fig. 189. A Querschnitt einer sehr jungen Blütenanlage der *Oenothera muricata*, a Kelchblätter, b Blumenblätter, c' und c'' Antheren des ersten und

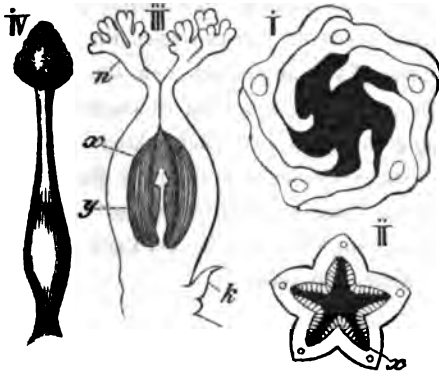
desgleichen *Lythrum* und *Cuphea*. Bei *Arachis* ist diese Röhre wohl am längsten; die sitzende Blüthe erscheint durch sie lang gestielt, der später in die Erde hinabwachsende Stiel der Frucht bildet sich erst nach der Befruchtung. Den röhrenförmigen Theil der gamopetalen Blumenkrone halte ich dagegen, selbst wenn der Basaltheil eines andern Blattkreises (der Staubblätter) mit ihm vereint ist, für ein Blattgebilde, einem oder mehreren Blattkreisen entsprechend (bei den Borragineen, Verbenaceen, *Cuscuta*) und dasselbe gilt für den röhrenförmig ausgebildeten Basaltheil des Antherenkreises bei *Ruscus*, *Gomphrena* und *Alternanthera*. Der Fruchtknoten endlich kann 1. aus Blättern, welche entweder einzeln mit ihren Rändern verwachsen, entstehen; dann erhalten wir einen (bei *Manglesia*, *Hakea*, *Bugenvillea* und nach SCHLEIDEN bei den Papilionaceen) oder mehrere (bei den Rosaceen, Ranunculeen und bei *Anona*) getrennte Blattfruchtknoten. Er kann aber auch 2. als Röhre hervorgeschoben werden, wo alsdann die Deutung oftmals zweifelhaft bleibt (bei *Cleome* Taf. VIII. Fig. 5 u. 6). Er kann endlich 3. als echter unterständiger Fruchtknoten aus einem hohlgewordenen Stengel hervorgehen; am ausgezeichnetsten bei *Opuntia*, wo der Fruchtknoten einen im Innern hohl gewordenen und Samenknospen enthaltenden Zweig darstellt. — Der Vegetationskegel der Blütenknospe ist, nachdem bereits alle Blüthentheile angelegt sind, in denjenigen Fällen, wo er nicht selbst mit zur Bildung der vom Fruchtknoten umschlossenen Theile, z. B. als freier mittelständiger Samenträger (bei den Primulaceen, Myrsineen und Santalaceen), verwendet wird; noch mehr oder weniger erkennbar. In der männlichen Blüthe von *Viscum* und *Arceuthobium* erscheint er als flacher Kegel¹⁾, und in der männlichen Blüthe von *Pandanus* erhebt er sich als centrale Säule. Im Innern des Fruchtknotens von *Carica cauliflora* tritt er gleichfalls als säulenförmiges Organ hervor, welches sich auch später in der reifen Frucht wiederfindet (Fig. 190) In sehr vielen Fällen erscheint er dagegen mit den tief in das Innere vordringenden wandständigen Samenträgern verbunden (bei den Lilia-

des zweiten Staubfadenkreises, *d* Anlage des Fruchtknotens. *B* Längsschnitt desselben Entwicklungszustandes, *d* die Fruchtknotenhöhle, *e* der Theil, welcher später die Kelchröhre bildet. (Vergrößerung 40 mal.) *C* Längsschnitt einer Blume zur Blüthezeit (natürliche GröÙe), *f* die Narben, die übrigen Buchstaben wie oben.

¹⁾ Man vergleiche die Abbildung dieser Blüthen, welche später im Texte vorkommen wird.

coen, Irideen, Ericaceen, Onagrariaceen, Bombaceen, Cupuliferen u. s. w.). Als Mittelsäulchen wird dasselbe für die Bildung und Deutung der Samenträger und Fruchtblätter im Fruchtknoten sehr wichtig.

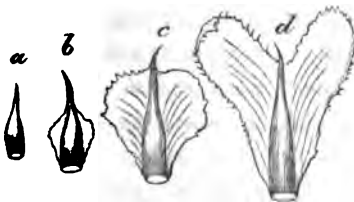
Fig. 190.



Die Abstufung vom Laubblatt zu einem der Blüthe angehörigen Blatte erfolgt in der Regel ganz allmählig. Bei zahlreichen Blattkreisen ist der unterste Blattkreis, den man, wenn er grün gefärbt ist, Kelch (calyx) zu nennen pflegt, noch den Laubblättern mehr oder weniger ähnlich. Der ihm folgende Kreis der Blumenkrone (corolla) weicht

schon in Form, Farbe und Bau ungleich weiter ab, und der Kreis der Staubblätter endlich ist in seiner Ausbildungsweise vom Laubblatt noch weit mehr verschieden. Wenn die Blüthe nur von einem Kreise blattartig verbliebener Hüllblätter umgeben wird, oder wenn mehrere Kreise solcher Organe auftreten, sich aber in Gestalt, Structur und Farbe nicht wesentlich unterscheiden, so werden dieselben als Blüthenhülle (Perianthium, auch Perigonium) bezeichnet. — Wohl nirgends sieht man den allmählichen Uebergang der grünen Laubblätter in die

Fig. 191.



zur Blüthe gehörigen gefärbten Blumenblätter, sowohl gestaltlich als auch physiologisch, besser als bei der Blüthe von *Opuntia Ficus indica* (Fig. 191), wo man eine vollständige Uebergangsreihe erhält. Das kleine, priemenförmige,

Fig. 190. *Carica cauliflora*. i Querschnitt durch die Blumenkrone kurz vor dem Aufblühen der Knospe (Aestivatio contorta). ii Querschnitt durch den Fruchtknoten; bei x, welche Region der Mitte des Fruchtblattes entspricht, fehlen die Samenknospen. iii Längsschnitt durch den Fruchtknoten, y das freie Mittelsäulchen, z die Narbe, k ein Kelchblatt. iv Das Mittelsäulchen bei 4maliger Vergrößerung. (1 10mal vergrößert.)

Fig. 191. *Opuntia Ficus indica*. Der allmähliche Uebergang der kleinen, grünen, fleischigen Laubblättes (a) des unterständigen Fruchtknotens in die viel größeren

fleischige, grün gefärbte Laubblatt (*a*) wird nämlich in der Blüthe zuerst nach beiden Seiten geflügelt, wobei dasselbe an Größe nur wenig zunimmt (*b*), dann aber sowohl der gelb gefärbte Flügel als auch die Größe des Blattes im Allgemeinen sich stetig vermehren (*c* und *d*), während der mittlere grün gefärbte Theil nicht zunimmt und zuletzt fast ganz verschwindet, bis ganz allmählig durch die verschiedenen Blattspiralen zuletzt die großen, von schmaler Basis ausgehend, sich allmählig ausbreitenden, am Rande zierlich gefranzten, innersten Blumenblätter erscheinen. Eine Unterscheidung in Kelch und Blumenkrone ist hier nicht möglich, ebensowenig eine Annahme mehrgliedriger Blattkreise, weil hier auch für die Blüthe die spiralige Blattstellung fortdauert. — Der Uebergang vom Blumenblatt zum Staubblatt ist bei *Canna* normal und in monströsen Blüthen vielfach vertreten.

Die äußeren Blattkreise der Blüthe.

§. 70. Das Blatt, in dessen Achsel eine Blüthe entsteht, wird Deckblatt (*bractea*) genannt, es weicht an Größe und Gestalt, seltener auch in der Färbung, häufig von den anderen Laubblättern, die keine Blüthen schützen, ab. Wenn nun die Blüthenknospe in der Achsel eines Deckblattes selbst noch einige Blätter erzeugt, welche man nicht wohl zur eigentlichen Blüthe zählen darf, wie dies bei den Irideen der Fall ist, so werden selbige als Vorblätter der Blüthe bezeichnet¹⁾.

Den ersten untersten Blattkreis der Blüthe pflegt man, wenn er grün gefärbt ist, Kelch (*Calyx*) zu nennen; wenn er dagegen farbig auftritt und ein zweiter gefärbter Blattkreis entweder fehlt oder sich von ihm nicht wesentlich unterscheidet, so wird er Blüthendecke (*Perigonium*, auch *Perianthium*) genannt; wenn endlich sowohl der erste als der zweite Blattkreis farbig sind, so spricht man von einer doppelten Blüthendecke. Aber auch der Kelch kann, wenn zwei grün gefärbte Blattkreise auf einander folgen, als doppelter Kelch auftreten.

Der Kelch (*Calyx*) kann sowohl aus einzelnen, bis zum Grunde getrennten, Blättern bestehen (*Calyx polysepalus*), er kann aber auch, gelbgefärbten Blumenblätter (*d*), deren letzte vollkommen ausgebildete Form fast doppelt so groß als *d* erscheint.

¹⁾ Vom Deckblatt wird bei den Blüthenständen weiter die Rede sein.

und zwar viel häufiger, eine kürzere oder eine längere Röhre bilden, deren Saum so viele Abschnitte zeigt, als Blätter zu seiner Bildung verwendet wurden (Calyx gamosepalus). Die einzelnen Blätter des Kelches werden Sepala genannt, ihre Größe und Gestalt ist sehr verschieden. Bei *Coffea* sind sie nur als kleine Spitzen auf dem Rande des unterständigen Fruchtknotens angedeutet. In diesen Fällen und ebenso bei *Anona*, *Carica*, *Vitis* u. s. w. deckt der Kelch in der Knospe die inneren Blüthentheile nicht, in der Regel aber umhüllt er dieselben. Auch sind nicht immer alle Kelchblätter desselben Kreises von gleicher Gestalt und Größe (bei den Scrophularineen). Bei *Impatiens* und *Balsamina* werden sogar zwei sich gegenüber liegende Kelchblätter farbig und blumenblattartig, sie bilden das gespornte helmförmige (e) und das ihm gegenüber liegende Blatt (d), während zwei andere Kelchblätter, welche sehr klein und grün bleiben, die beiden seitlichen Kelchblätter (b und c) darstellen (Fig. 192). Bei vielen Myrtaceen und bei *Bombax* bedeckt der Kelch, welcher aus, nur an der äußersten

Fig. 192.

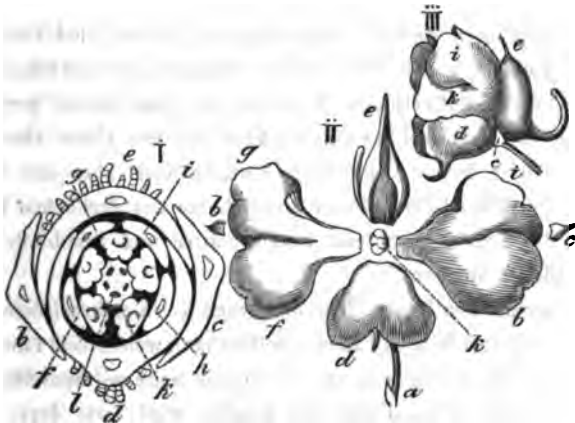


Fig. 192. *Balsamina hortensis*. I Querschnitt durch die junge Blüthenknospe. (40mal vergrößert.) II Die offene Blüthe in ihre Theile zerlegt. III Die offene Blüthe von der Seite gesehen; a die Bractee, b, c, d u. e gehören dem ersten viergliedrigen Blattkreis der Blüthe, b u. c bleiben klein und grün, d bildet das untere gefärbte Blatt mit der dornartigen Verlängerung, e dagegen das obere gefärbte Blatt mit dem Sporn, f, g, h u. i sind die 4 Blätter des zweiten Kreises, deren fünftes fehlt, f u. g sowie h u. i bleiben im unteren Theile verbunden, k stellt eine der 5 Antheren dar und l eine Höhlung des sich bildenden fünfächerigen Fruchtknotens.

Spitze getrennten, Blatorganen besteht, als vollkommen geschlossene Hülle die unter ihm liegenden Blüthentheile und wird beim Aufbrechen der Blüthe entweder an seiner Spitze zerprengt und in unregelmäßige Fetzen zerrissen (bei *Psidium pomiferum* und *Bombax Ceyba*) oder an seiner Basis als Deckelchen abgehoben (bei *Eucalyptus*). Bei einigen Pflanzen wächst der Kelch noch nach der Blüthe weiter und bildet so die weite aufgeblasene Hülle, welche die Frucht von *Physalis* und *Cucubalus* umgibt, oder er legt sich dicht an den sich zur Frucht ausbildenden Fruchtknoten, bei *Clethra arborea* und bei *Visnea Mocanera*, wo seine einzelnen, zusammengeneigten Blätter fleischig werden und die saftige, blaueschwarze Scheinbeere der *Visnea* bilden. Auch bei einigen Lorbeerarten wird der Kelch nach der Blüthezeit fleischig und erzeugt hier, wenn seine Zipfel vertrocknen und abfallen, eine sich über den Fruchtknoten erhebende, der *Cupula* unserer Eiche ähnliche, napfförmige, aber glatte Scheincupula (bei *Oreodaphne foetens*). In der Regel wächst dagegen der Kelch nach der Blüthezeit nicht weiter, ja er wird in vielen Fällen abgeworfen (bei *Thunbergia*, *Tilia*, *Prunus*).

Viele *Malvaceen* besitzen einen doppelten Kelch; bei *Gossypium religiosum* kommen gar 3 auf einander folgende grün gefärbte Kelchkreise vor, deren äußerer aus 3 großen bis zum Grunde getrennten Blättern besteht, während der mittlere Kreis drei nur kleine aber ebenfalls freie Blätter besitzt, der dritte innerste Kreis aber eine becherförmige kurze Röhre bildet. Unter dem Schutze des dreifachen Kelches reift hier die Frucht, während Blumenblätter und Staubfäden bald nach der Blüthe abfallen.

Im anatomischen Bau gleicht der grüne Kelch nahebei dem Laubblatte; er besitzt fast in allen Fällen eine Oberhaut, welche dem Laubblatte entspricht und die wenigstens an der unteren Seite mit Spaltöffnungen versehen ist. Die grüne Farbe des Kelches wird, wie dort, durch Bildung von Blattgrün erzeugt. Gefäßbündel durchziehen, den Blattnerven ähnlich, die Blätter des Kelches, welche in ihrer Gestalt und in der Weise ihrer Behaarung eine nicht minder große Mannigfaltigkeit als die Laubblätter selbst entfalten.

Der dem Kelche folgende, nicht grün, sondern farblos oder farbig erscheinende, Blattkreis wird Blumenkrone (*Corolla*) genannt, die einzelnen Blätter desselben heißen Blumenblätter (*Petalala*). Die Blumenkrone kann gleich dem Kelch aus Blättern bestehen, die

bis zu ihrem Grunde herab von einander getrennt erscheinen (Corolla polypetala), wohin die Gruppe der sogenannten Polypetalen oder vielblättrigen Blüthen gehört; sie kann aber auch eine kürzere oder längere Röhre bilden, deren Saum so viele Vorsprünge besitzt, als Blätter zur Bildung der Blumenkrone verworhet wurden (Corolla gamopetala), wohin die Gruppe der sogenannten Monopetalen oder Gamopetalen, d. h. der einblättrigen oder verwachsenblättrigen Blüthen gehört. Einblättrig ist solche Blumenkrone ebenso wenig, als sie streng genommen verwachsenblättrig genannt werden darf. Bei ihrem Entstehen erscheinen nämlich immer so viele warzenförmige Erhebungen um den Vegetationskegel der Blüthenknospe, als später Abschnitte des Saumes der Blumenröhre gezählt werden; jede dieser Erhebungen aber entspricht einer Blattanlage, deren Trennung von einander beim weiteren Verlauf der Ausbildung unterblieben ist, so daß der getrennt angelegte Blattkreis später als Röhre hervortritt. Man darf demnach consequenter Weise hier nur von nicht getrennten Blumenblättern reden (p. 284). Dasselbe gilt für diejenigen Fälle, wo die Blumenkrone zwar nicht röhrenförmig auftritt, aber wo dennoch mehrere der Anlage nach getrennte Theile später mit einander vereinigt erscheinen, so daß anfänglich getrennte Blumenblätter sich später als Ganzes erheben, wie dies bei der Balsamine der Fall ist, wo je zwei der Anlage nach getrennte Blumenblätter sich später vereinigen (Fig. 192. p. 289). Bei *Monotropa*, welche normal getrennte Blumenblätter, also eine Corolla polypetala, besitzt, erscheinen nicht selten zwei Blumenblätter mit einander verbunden, so daß die viergliedrige Blume oftmals nur zwei getrennte Blumenblätter oder die fünfgliedrige Blume drei getrennte Blumenblätter besitzt, wo das dritte Blatt, nur halb so breit als die beiden anderen, als einfaches Blatt, jene aber als Doppelblätter zu betrachten sind¹⁾.

Die bis zu ihrer Basis getrennten Blumenblätter können gestielt, aber auch ungestielt auftreten; den langen Stiel derselben pflegt man Nagel (Unguis) zu nennen (bei den Sileneen). — Die Gestalt der Blumenblätter ist eben so mannigfach als die anatomische Ausbildung und der chemische Proceß im Innern ihrer Zellen nach der Pflanzenart verschieden ist. Eine Oberhaut mit Spaltöffnungen ist mir für die gefärbten Blumenblätter nicht mehr bekannt, dagegen wird der Sammet-

¹⁾ Meine Beiträge zur Anatomie u. s. w. Taf. V. Fig. 19.

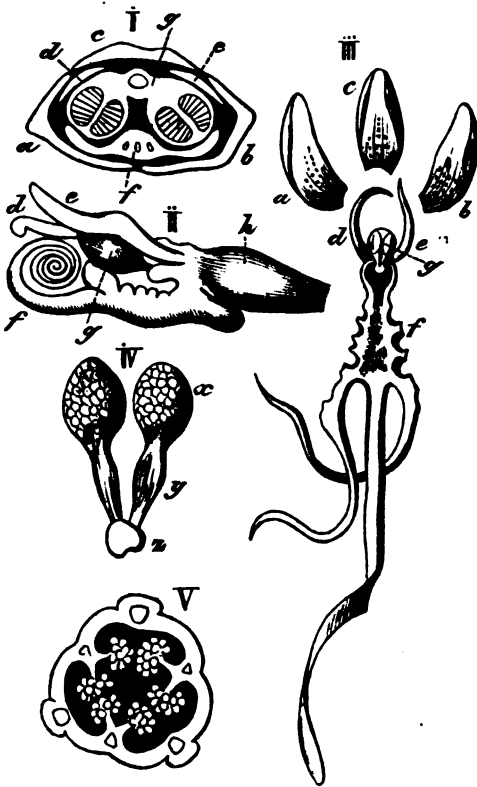
glanz derselben bei den Rosen, Lilien, Orchideen u. s. w. durch kegelförmige, dicht nebeneinander liegende, Oberhautzellen, sogenannte Papillen, an welchen sich das Licht in eigenthümlicher Weise bricht, hervorgerufen. — Die Farbenschattirungen aber, welche wir bei vielen Blumen bewundern, entstehen durch die verschieden gefärbten Säfte nebeneinander liegender Zeilenreihen; namentlich sind es hier die Verzweigungen der Gefäßbündel, welche, indem sie das Blumenblatt durchziehen, oftmals die schönsten Zeichnungen hervorrufen. — Der Blüthenduft endlich beruht auf einer Bildung ätherischer Oele und Aetherarten, die namentlich im Parenchym des Blumenblattes stattfindet, und zur Zeit der Blüthenentfaltung ihren Höhepunkt erreicht. Die Blüthenknospen der wohl- (Platanthera) oder übelriechenden Orchideen (Himantoglossum) sind nahebei geruchlos, erst wenn sich die Blüthe entfaltet, entwickelt sich sowohl das ätherische Oel, als auch der Farbstoff der Blüthenhüllblätter, welcher im Vollgenusse des Lichtes sich immer satter entwickelt. *Hibiscus mutabilis*, in den Gärten um Funchal sehr verbreitet, öffnet seine großen Blumen am Morgen mit schneeweissen Blumenblättern und schließt sie am Abend in dunkel rosenrother Färbung für immer.

Die Blüthenhülle (Perianthium, Perigonium, p. 287), deren Blätter *phylla perianthii* genannt werden, kann sowohl kelchartig als auch blumenblattartig auftreten, wonach sie im Bau und in den übrigen Verhältnissen entweder dem Kelch oder der Blumenkrone entspricht. Grün und kelchartig erscheint z. B. der einfache Hüllblattkreis der weiblichen und männlichen Blüthe bei *Quercus* (Taf. VIII. Fig. 3 u. 4 p. u. 19 u. 20b.) und *Fagus* (Taf. VIII. Fig. 27 p. u. Fig. 35b.), ferner der einfache Hüllblattkreis der Zwitterblüthe von *Beta* und der doppelte Hüllblattkreis bei *Juglans* (Taf. IX. Fig. 41. u. 42); gefärbt und blumenblattartig zeigt sich dagegen derselbe einfache Hüllblattkreis bei *Nyctago* und *Bugenvillea*, blumenblattartig sind ferner die doppelten Hüllblattkreise der Orchideen, Irideen und Musaceen. — Besser wäre es freilich, wenn man, der Entwicklungsgeschichte folgend, die Blüthen nach der Zahl ihrer Blattkreise, jedoch nicht weiter als bis zum Staubblattkreise hinauf, beschreiben wollte, und zwar so, daß man für jeden Blattkreis sowohl sein Stellungsverhältniß zu dem darauf folgenden, als auch seine Haupteigenthümlichkeiten in Größe, Gestalt und Farbe hervorhübe; alle Willkühr wäre dadurch beseitigt und die Beschreibung selbst würde bei nahebei gleicher Kürze klarer und verständ-

licher ausfallen, als nach der gewohnten Bezeichnungsweise, wo oftmals der Eine nach seiner Auffassung dieselbe Pflanze mit einem doppelten Perigon beschenkt, während der Andere für sie Kelch und Blumenkrone unterscheidet. *Oenothera* hat einen grünen Kelch, *Fuchsia* einen gefärbten.

Die Blumenblätter oder die blumenblattartigen Blütenhüllblätter eines Kreises können der Gestalt und Größe nach unter sich verschieden

Fig. 193.



sein, wodurch wir zunächst die unregelmäßigen Blüten erhalten; so bei den Orchideen, welche hierin die größte Mannichfaltigkeit der Gestalten und der Farben entfalten, wofür ich nur an *Himantoglossum* (Fig. 193) *Gongora* und *Stanhopea* erinnern darf; ferner bei *Musa* und bei *Strelitzia*, welche, gleich den Orchideen, mit einem doppelten dreigliedrigen Perigon versehen sind. Während aber bei *Musa* fünf Blattelemente ungetrennt zu einer nur an einer Seite offenen cylindrischen Hülle werden, welche das sechste

Fig. 193. *Himantoglossum hircinum*. I Querschnitt durch die Blütenknospe. II Die Blütenknospe von der Seite gesehen, nach Entfernung der 3 Blätter des ersten Kreises. III Sämmtliche Blätter der Blüthe von oben gesehen; a, b und c die Blätter des ersten Kreises, d, e und f die Blätter des zweiten Kreises, f ist als Lippe ausgebildet, welche in der Knospenlage einer Uhrfeder gleich aufgerollt erscheint und der auch der Sporn angehört. Von dem dritten Blattkreise ist nur ein Blatt als sitzende 4fächerige Anthere (g) ausgebildet. IV Die Pollenmassen (x) der Anthere sammt ihrem Stiel (y) und der sogenannten Drüse, dem Retinaculum (z). V Querschnitt durch den Fruchtknoten, dessen wandständige Samenträger gespalten sind. (VI In natürlicher Größe.)

klein verbleibende, freie, Blatt umschließt (Fig. 194), bleiben bei *Streitzia* sämtliche Blätter bis zum Grunde getrennt; die Blätter des äußeren Kreises sind hier einander in Größe, Gestalt und Farbe gleich, zwei Blätter des inneren Kreises bilden dagegen den langen pfostförmig hervortretenden Theil der Blüthe, welcher die 5 Staubfäden und den langen Staubweg umschließt, während das dritte Blatt klein und am Grunde der Blüthe verbleibt und dem Blatte *y* der Blüthe von *Musa* entspricht. Die ersten Entwicklungszustände beider Blüthen sind durchaus dieselben. — Spornartige Anhängsel als hohle Verlänge-

Fig. 194.

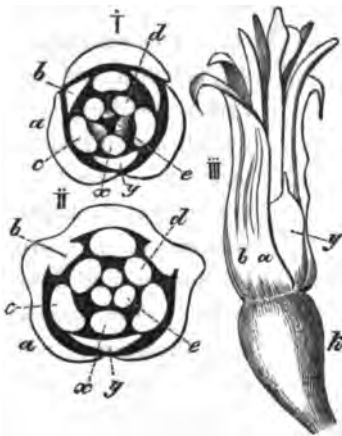


Fig. 195.

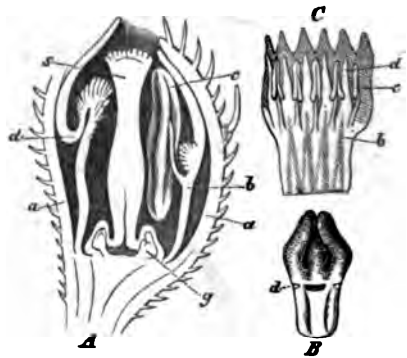


Fig. 194. *Musa sapientum*. I Die junge Blütenknospe im Querschnitt, *a* ein Blatt des äußeren dreigliedrigen Blattkreises, *b* ein Blatt des zweiten dreigliedrigen Kreises, *c* ein Blatt des ersten Staubblattkreises, *d* ein Blatt des zweiten Staubblattkreises, *e* eines der 3 Narbenblätter. Alle 5 Blattkreise sind dreigliedrig und alteriren mit einander. II Ein Querschnitt durch eine etwas weiter entwickelte Knospe; die 3 Blätter des ersten Kreises sind unter sich und mit 2 Blättern des zweiten Kreises vereinigt, nur das dritte Blatt *y* ist frei geblieben. Das ihm vorgestellte Staubblatt *x* verkümmert später, so daß die ausgebildete Blüthe III eine aus 5 nicht getrennten Blättern entstandene, nur an einer Seite offene Blütenhülle (*a* und *b*), und daneben ein kleines freies Blatt (*y*), welches von derselben umschlossen wird, außerdem aber 5 Staubfäden, desgleichen einen aus 3 Blattorganen entstandenen Staubweg besitzt, dessen knopförmige Narbe noch 3 Blatttrudimente zeigt. Der unterständige Fruchtknoten wird bei den späteren sogenannten männlichen Blüthen nicht mehr ausgebildet, nur die Blüthen der ersten Bracteen entwickeln deshalb Früchte. (I u. II 50 mal vergrößert. III In natürlicher Größe.)

Fig. 195. A Längsschnitt durch die Mitte einer Blütenknospe von *Symphytum asperrimum*, *a* Kelchblatt, *b* Blumenkrone, *c* Staubblatt, *d* die der Länge

rungen der getrennten oder nicht getrennten Blattorgane (bei Aquilegia, Delphinium, Orchis, Valerianella), desgleichen tutenartige, nach Innen vortretende Auswüchse, sogenannte Hohlshuppen (Fornices) (bei den Borraginaceen) (Fig. 195 *d*) sind gar nicht selten, auch kann das Blumenblatt am Rande tief zerschlitzt, gewissermaßen gefingert auftreten (Reseda). — Bei den polypetalen Blüten ist die Mannigfaltigkeit und Unregelmäßigkeit der Gestalten im Allgemeinen größer als bei den gamopetalen, wo zunächst die Ausbildung der freien Randpartien dem Grade nach der Gestalt nach verschieden sein kann (bei den Personaten, den Lobeliaceen und Labiäten).

Das Staubblatt.

§. 71. Die Staubblätter oder Staubgefäße (Stamina) folgen auf die Blumenblätter oder auf die Blütenhüllblätter, wenn überhaupt solche vorhanden sind. — In der ersten Anlage sind auch die Staubblätter kleine warzenförmige Erhebungen (Fig. 189. p. 285 u. Fig. 194) welche sich von den Anfängen der Kelch- und Blumenblätter in Nichts unterscheiden; aber sehr bald entwickelt sich ihre Blattfläche, indem ein Theil ihrer Parenchymzellen zu Mutterzellen für die Pollenkörner wird, als Staubbeutel. Häufig eilt nun der Staubblattkreis dem vor ihm angelegten Kreise der Blumenblätter voran, so daß in einem solchen Falle der letztgenannte leicht übersehen werden kann; so bei

Fig. 196.



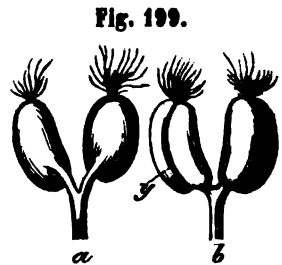
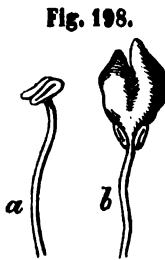
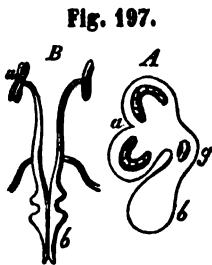
den Gräsern und den Cruciferen (*Matthiola maderensis*). Nicht selten wird auch nur die eine Hälfte des Staubblattes zum Staubbeutel und die andere bleibt entweder blattartig (bei *Canna*) (Fig. 196), oder sie nimmt eine eigen-

nach durchschnittene Tasche (Hohlshuppe) eines Blumenblattes, *a* die Narbe, *g* die Samenknospe, daneben der Raum, in welchen die Pollenschläuche hinabsteigen, um zu den Samenknospen zu gelangen. (16mal vergrößert.) *B* Eine Blumenkrone von der Seite gesehen, *d* die Taschen. *C* Eine Blumenkrone der Länge nach aufgeschlitzt und auseinander gebreitet, *b* der röhrenförmige Theil derselben, *c* die Staubblätter, *d* die Taschen. (5mal vergrößert.)

Fig. 196. *Canna* Spec. 1. Querdurchschnitt durch eine halb ausgebildete

thümliche Gestalt an (bei *Salvia* (Fig. 197) *Prunella* u. s. w.). Auch findet man bei gefüllten Blumen nicht selten die Uebergänge vom Blumenblatt zum Staubblatt (Fig. 198).

Der Staubbeutel (Anthera), welcher der Blattfläche des Staubblattes entspricht und der wesentliche Theil desselben ist, kann kurz aber auch lang gestielt sein. Der Stiel desselben, welcher dem Blattstiel des Laubblattes vergleichbar ist, wird Staubbeutelträger (Filamentum) genannt. Derselbe ist mit einem centralen Gefäßbündel versehen, welches sich gewissermaßen als Mittelnerv in die Blattfläche des Staubblattes verlängert und selbige in zwei seitliche Hälften theilt. Der Theil zwischen den beiden Staubbeutelhälften wird als Mittelband (Connectivum) bezeichnet. Bisweilen theilt sich auch das Filament selbst in zwei Hälften, deren jede alsdann einen halben Staubbeutel trägt, so bei der Hainbuche (Fig. 199), bei der Haselnuß (Taf. IX. Fig. 24), bei der Birke und bei der Erle (Taf. IX. Fig. 81 u. 82).



Blüthenknospe, 1—3 die Blätter des äußeren Kreises, 4—6 die Blätter des inneren Kreises der Blumenkrone, 7—9 die Blätter des letzten Blattkreises der Blüthe; 7 ist blumenblattartig ausgebildet und tritt in der offenen Blüthe lippenartig hervor, 8 ist zum Staubblatt mit einer zweifächerigen (halben) Anthere geworden, während die andere Hälfte des Blattes blumenblattartig geblieben ist, 9 bildet den Staubweg, mit seitlich gelegem Staubwegcanal. (Vergrößerung 15 mal.) u Das Staubblatt und der Staubweg einer solchen Knospe isolirt.

Fig. 197. *B* Die beiden Antheren der *Salvia nivea*; *a* die ausgebildete, zweifächerige Seite des Staubfadens, *b* die andere Seite desselben, welcher der Staubbeutel fehlt. *A* Ein ganz junger Staubfaden im Querdurchschnitt. Die übrigen Bezeichnungen wie oben. *y* Das Gefäßbündel des Staubfadenträgers. (*A* 50 mal, *B* 8 mal vergrößert.)

Fig. 198. *Camellia variabilis*. *a* Ein ausgebildetes Staubblatt, *b* der Uebergang vom Blumenblatt zum Staubblatt, welcher hier nicht selten vorkommt.

Fig. 199. Staubfäden von *Carpinus Betulus*. *a* In der Rückenansicht, *b* in der Vorderansicht, *y* die Längsfurche des Staubbeutels, welche sich später als Längsspalte öffnet. (10 mal vergrößert.)

Wenn sich der Grundtheil, der die einzelnen Staubblätter trägt, als kürzere oder längere Röhre erhebt, so erhalten wir eine ähnliche Erscheinung als bei der aus nicht getrennten Blättern bestehenden Blumenkrone (p. 291) (bei *Ruscus* und bei einigen *Amaranthaceen*) (Fig. 200).

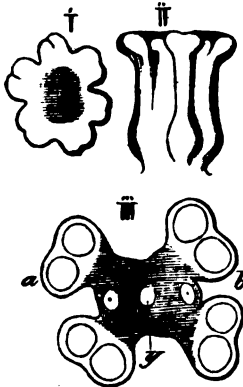
Fig. 200.



Wenn sich dagegen mehrere oder viele Staubblattkreise von einer gemeinsamen Röhre getragen, erheben, so sehen wir den für die *Malvaceen* bekannten Fall (beide Fälle gehören zu *Linné's* 16. Klasse). Bei den *Papilionaceen* (*Linné's* 17. Klasse) dagegen sind die Filamente von 9 Staubblättern am Grunde zu einer nur an einer

Seite offenen Röhre verbunden, welche den zehnten freien Staubfaden umschließt, was an das Perigon der *Musa* erinnert (Fig. 194. p. 294). Die Filamente der zahlreichen Staubblätter bei den *Hypericaceen* endlich sind an ihrem Grunde in 3—5 Bündel vereinigt (*Linné's* 18. Klasse). Die Staubbeutel selbst sind dagegen, mit wenig Ausnahmen, immer getrennt; auch bei den *Compositen*, wo man von einer Verwachsung der Antheren zu einer Röhre redet, sind selbige nur mit ihren Rändern fest verklebt.

Fig. 201.



Wirklich mit einander zu einem Ganzen verbundene Staubbeutel finden sich in der männlichen Blüthe der *Colocasia antiquorum*, welcher alle Hüllorgane der Blüthe fehlt und die aus 2 oder 3, seltener aus 4, von oben bis unten ungetrennten, Staubblättern besteht und danach auf dem Querschnitt 8, 12 oder 16 Staubfächer und aufser dem centralen Gefäßbündel der Blüthenachse noch 2, 3 oder 4 Gefäßbündel zeigt, deren jedes dem *Connectiv* eines Staubblattes angehört (Fig. 201).

Fig. 200. Die 5 Antheren der *Alternanthera diffusa*, deren Träger nur im oberen Theil getrennt sind, ausgebreitet. Die Staubbeutel sind zweifächerig. (Vergrößerung 25 mal.)

Fig. 201. *Colocasia antiquorum*. I Die männliche aus 3 ungetrennten Staubblättern bestehende Blüthe von oben gesehen. II Dieselbe von der Seite. III Eine aus 2 Staubblättern gebildete männliche Blüthe im Querschnitt, a die eine, b die andere Anthere, y das centrale Gefäßbündel der Blüthenachse. (I und II 10mal, III 40mal vergrößert.)

Auch giebt es, dem zusammengesetzten Laubblatte analog, zusammengesetzte Staubblätter, indem ein gemeinsames Filament mehrere Staubbeutel trägt, so bei einigen Myrtaceen (*Calothamnus purpurea*) (Fig. 187. p. 283), wo das zusammengesetzte Staubblatt auch in seiner Entwicklung durchaus einem gefiederten Blatte entspricht. Die Staubblattgruppen bei *Hypericum*, *Tilia* und *Mesembryanthemum* werden von PAYER ebenfalls mit dem zusammengesetzten Blatte verglichen.

Die Gestalt der Staubblätter, desgleichen die Art wie der Staubbeutel von seinem Filament getragen wird¹⁾ und ebenso die Weise, wie sich zur Blüthezeit die Fächer des Staubbeutels öffnen, ist nach der Pflanzenart verschieden, und ebenso mannigfach, aber durchaus constant, ist auch die Gruppierung der Mutterzellen im Parenchym der Blattfläche, in welchen sich der Blütenstaub ausbilden soll.

Die Mehrzahl der Staubbeutel ist 4fächerig, d. h. es entstehen in der Blattfläche des Staubblattes 4 Längsreihen von Mutterzellen (Fig. 202), deren

Fig. 202.



je 2 einer Blattseite angehören. Solche Antheren werden in der beschreibenden Botanik fast durchweg, jedoch mit Unrecht, 2fächerig, genannt, weil zur Zeit der Blüthe das Band, welches die beiden Fächer jeder Blattseite trennt, entweder ganz oder theilweise verschwindet, so daß nunmehr der Staubbeutel wirklich zweifächerig erscheint und in der Regel mit 2 Längspalten aufspringt.

Wirklich zweifächerige Staubbeutel, wo jede Blattseite auch ursprünglich nur ein einziges

Fig. 202. A Ein Staubfaden von *Amygdalus communis*, kurz vor dem Aufspringen, *a* und *a'* die beiden Fächer einer Seite, *a''* ein Fach der anderen Seite, *b* der Staubfadenträger, *a* die Längsfurche, welche sich beim Aufspringen öffnet. B Ein Querschnitt dieses Staubfadens, *y* das Gefäßbündel.

¹⁾ Bei den Gramineen z. B. balancirt der 4fächerige Staubbeutel auf der Spitze seines Filamentes. In den meisten Fällen aber ist derselbe mit seinem Träger fest und unbeweglich verbunden. Das Mittelband geht in solchem Falle entweder bis zur Hälfte des Staubbeutels oder fast bis zum Ende des letzteren hinauf (Taf. VIII. Fig. 21), oder es ragt gar über den Staubbeutel hervor (bei den Abietineen, *Vinca*, *Anona* und *Juglans*, Taf. IX. Fig. 46). — Der 4fächerige Staubbeutel der *Cucurbita* ist schlangenartig hin- und hergewunden, was in ähnlicher Weise bei *Hydnora* wiederkehrt. Bei *Thunbergia coccinea* und *Erica cinerea* sind die Staubbeutelhälften am unteren Ende mit einem Anhängsel versehen, bei *Carpinus* und *Corylus* dagegen trägt das obere Ende derselben einen Haarschopf (Taf. IX. Fig. 9 u. 24).

Fach besitzt, finden wir dagegen bei den Asclepiadeen, ferner bei einigen Amaranthaceen (*Gomphrena* und *Alternanthera*), desgleichen bei den Abietineen (Fig. 203) und bei *Ephedra*. Ein wirklich einfächeriges Staubblatt ist mir endlich nur für *Arceuthobium Oxycedri* bekannt, wo die zur Bildung des Pollens bestimmte Partie, gleich dem Rande einer Schiefsscheibe, ein solides Centrum umgibt (Fig. 204).

Fig. 203.

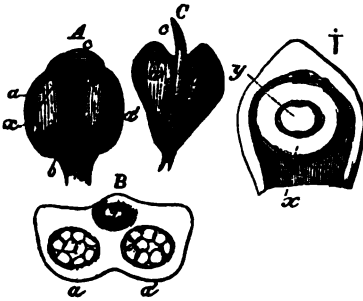
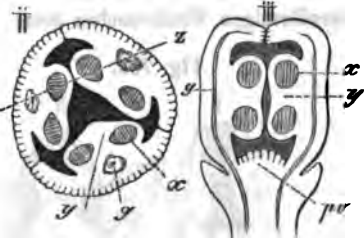


Fig. 204.



Während bei allen anderen Pflanzen der Blütenstaub in den genannten Fächern der Anthere in einer ununterbrochenen Reihe von Mutterzellen entsteht, erfolgt seine Bildung bei *Viscum* (Fig. 205) und *Rafflesia* (Fig. 161. p. 157) nur in zerstreuten Gruppen des Blattparenchyms der Anthere. Bei *Meriolix* aber, wo der Pollen gleichfalls in Gruppen entsteht, wird derselbe später dennoch, durch das Vertrocknen des die Gruppen trennenden Gewebes, wie bei den anderen Onagrariaceen, aus zwei Längsspalten entlassen. — Bei vielen Nadelhölzern (*Juniperus*, *Thuja*, *Cupressus* [Fig. 206]) und bei den Cycadeen endlich ist das Staubblatt schuppen- oder schildförmig ausgebildet,

Fig. 203. Staubfäden der Lerche (*Larix europaea*). *A* Im halbreifen Zustande, *a* und *a'* die beiden Fächer, *b* das Filament, *x* die Linie, nach welcher späterhin der Staubfaden aufspringt. *B* Querschnitt eines solchen Staubfadens, *y* das Gefäßbündel. *C* Ein bereits aufgesprungener Staubfaden von der Hinterseite, *c* die Spitze desselben, der Spitze einer Lerchennadel entsprechend. Die übrigen Bezeichnungen bei *B* und *C* gleichbedeutend mit *A*. (Vergrößerung bei *A* 30mal, bei *B* 50mal, bei *C* 6mal.)

Fig. 204. *Arceuthobium Oxycedri*. *I* Ein Staubblatt von der inneren Seite gesehen, *x* der Theil, in welchem sich die Pollenkörner bilden, *y* die aus Parenchym bestehende Mitte des Staubblattes. *II* Eine junge Blüthe im Querschnitt, aus 3 Staubblättern bestehend, *g* das Gefäßbündel des Staubblattes, *x* und *y* wie bei *I*. *III* Ein Längsschnitt durch eine solche Blüthe, *p v* der Vegetationskegel der Blütenachse. (Vergrößerung 20mal.)

es trägt an seiner Unterseite mehrere oder zahlreiche sackartige Verlängerungen, die Pollensäcke, in denen sich der Blütenstaub bildet. Bei *Zamia* und *Cupressus* sind diese Pollensäcke nur klein, bei *Araucaria brasiliensis* aber, wo sie in 2 sich deckenden Reihen auftreten, sind selbige lang und kantigen Säulen vergleichbar (Fig. 207). Diese Pollensäcke wurden bisweilen, z. B. von RICHARD, allein mit Unrecht, als das Staubblatt selbst betrachtet. Bei *Ephedra* endlich werden mehrere ungestielte zweifächerige Antheren (Staubbeutel) von einer säulenförmigen Blütenachse getragen (Fig. 208).

Fig. 205.

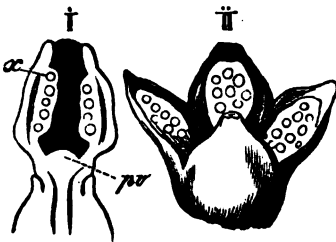


Fig. 206.



Fig. 207.

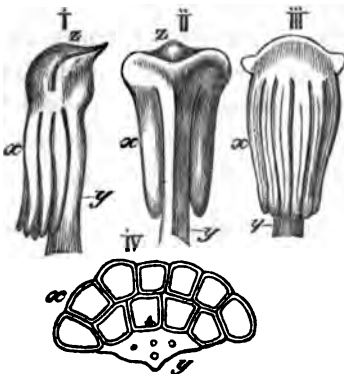


Fig. 208.

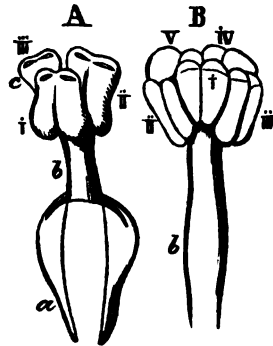


Fig. 205. *Viscum album*. I Die junge männliche Blütenknospe im Längsschnitt, *pv* der Vegetationskegel der Blütenachse, *α* die Pollengruppen in dem Parenchym des Staubblattes. II Die offene männliche Blüthe von der Seite gesehen, aus 4 an ihrer Basis ungetrennten Staubblättern bestehend. (I 20, II 10 mal vergrößert.)

Fig. 206. A Der schildförmige Staubfaden der Cypresse (*Cupressus sempervirens*) von unten gesehen, *a* die Blattfläche, *b* das Filament, *c* die Pollensäcke

Der Staubfadenträger ist bisweilen mit Anhängseln versehen, bei *Asclepias*, *Borrago* und auch bei *Viola*, wo freilich von 5 Filamenten nur zwei eine Verlängerung in den Sporn der Blüthe senden. Bei einer Abtheilung der Euphorbiaceen hat der Staubfadenträger etwa

Fig. 209.



auf halber Höhe ein Gelenk, durch welches der obere Theil des Staubblattes nach der Verstäubung abgeworfen wird (Fig. 209), und bei einer anderen Abtheilung dieser Familie wird das Gelenk noch von mehreren kleinen blattartigen Schuppen umgeben. Einige Botaniker betrachten deshalb die Euphorbienblüthe nicht als eine einfache Blume, sondern als einen Blütenstand, und halten jeden einzelnen Staubfaden für eine selbstständige männliche Blüthe, den centralen Fruchtknoten aber für die weibliche Blüthe der Euphorbiaceen. Allein es scheint mir noch zweifelhaft, ob diese Schüppchen wahre Blätter oder ob sie nur flächenartige Ausbreitungen des Filamentes sind, was mir viel wahrscheinlicher ist, weil uns bis jetzt kein einziger Fall der Bildung des Staubfadens aus einem Stammorgan bekannt ist, hier aber, wenn jene Schuppen wirklich Blätter wären, der Staubfaden einem Stamm entsprechen müßte.

Der anatomische Bau des Staubbeutels ist vom gewöhnlichen Blatte, und ebenso vom Kelch und Blumenblatte, wesentlich verschieden. Die Anatomie des Staubfadenträgers entspricht dagegen häufig dem gemeinen Blattstiel, seine Oberhaut ist an der Blattfläche. *B* Längsschnitt durch eine junge Anthere; die Bezeichnung wie oben. (*A* 8mal, *B* 25mal vergrößert.)

Fig. 207. Antheren des männlichen Blütenstandes der *Araucaria brasiliensis*. *i* Von der Seite, *ii* von oben und *iii* von unten gesehen, *x* die langen Pollensäcke, welche sich an der unteren Seite mit einer Längspalte öffnen (*iii*), *y* der Staubblattträger, *z* die Spitze des Staubblattes, welche hier nur wenig entwickelt ist und dem schildförmigen Theile des Staubblattes von *Cupressus* (Fig. 206) entspricht. *iv* Ein Querschnitt durch ein Staubblatt aus dessen Mitte genommen, die Pollensäcke (*x*) liegen in 2 Reihen. (*i*—*iii* 3mal, *iv* 8mal vergrößert.)

Fig. 208. *Ephedra alata*. *A* Eine männliche Blüthe mit ihrem aus 2 nicht getrennten Blättern entstandenen Perigon (*a*), *b* der Stammtheil der Blüthe, *c* die sitzenden zweifächerigen Antheren, deren bei *A* drei, bei *B* dagegen, wo das Perigon entfernt ist, fünf vorhanden sind. (Vergrößerung 12mal.)

Fig. 209. Staubfäden von *Euphorbia canariensis*. *i* Vor dem Aufspringen. *ii* Nach dem Aufspringen. (10mal vergrößert.)

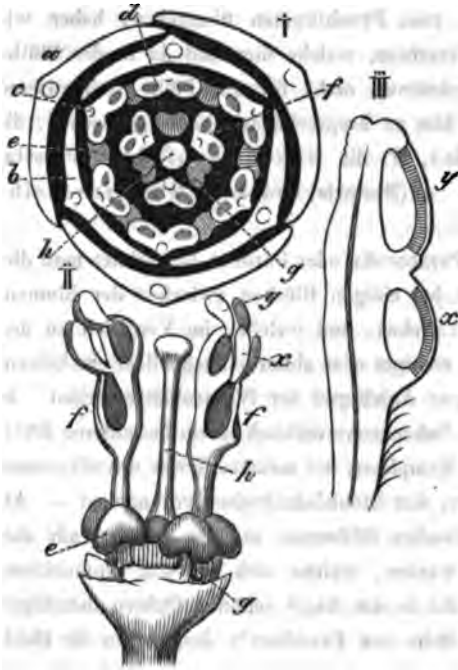
in der Regel mit Spaltöffnungen versehen und das centrale Gefäßbündel ist wie im Blattstiel gebaut; es breitet sich aber nicht, wie bei den meisten Laubblättern, in die Blattfläche, Seitennerven bildend, aus, sondern tritt vielmehr in der Regel nur als Mittelnerv in die eigentliche Blattfläche, in den Staubbeutel hinüber. Das Gewebe des letzteren ist nun zum größten Theil zur Bildung des Blütenstaubes bestimmt; in demselben entstehen die Mutterzellen, in welchen sich die Pollenkörner ausbilden sollen, umgeben von zahlreichen Reihen zarter Parenchymzellen, welche diese Mutterzellen ernähren und deshalb nach dem Grade der Reife, den die Anthere erreicht, von Innen nach Außen verschwinden, so daß, wenn der Staubbeutel zur Blüthezeit aufspringt, von ihnen nichts mehr vorhanden ist. — Die Wand des ausgebildeten Staubbeutels besteht in der Regel aus 2 Zellenreihen, deren eine, und zwar häufiger die innere, in den meisten Fällen durch spiralige oder ringförmige Verdickungsbänder geziert ist¹⁾. — Die Wand der Pollensackes bei den Cupressineen wird dagegen nur von einer Zellenreihe, der das Spiralband fehlt, gebildet; dagegen hat *Araucaria* mehrere Zellenreihen und zwar in der äußeren spiralige Verdickungen. — Das Aufspringen aller Staubbeutel geschieht nun durch ein allmähliges Austrocknen der Staubbeutelwandung; die Richtung des Aufspringens aber wird durch anatomisch bestimmte Zellenreihen, welche der Spannung früher als die anderen nachgeben und deshalb zerreißen, bedingt. Durch das Spiralband in den Zellen der Antherenwand scheint das Zurückschlagen der letzteren befördert zu werden. Die Antheren der Laurineen, welche mit 4 Klappen aufspringen, haben nur in der Klappe Spiralzellen (*Oreodaphne*, *Persea*) (Fig. 210).

Das Aufspringen der Antheren erfolgt nun in verschiedener Weise und zwar entweder durch einen längeren oder kürzeren Rifs oder durch Klappen. Danach erhalten wir Staubbeutel, welche mit einem Loch, d. h. mit einem kurzen klaffenden Rifs an der Spitze aufspringen (*Solanum*, *Hyoscyamus*, *Visnea*), oder sich mit einer geraden Längsspalte (*Liliaceae*, *Gramineae*, *Ranunculaceae*, *Pinus*, *Picea*), oder mit einer schiefen Spalte (*Larix*) öffnen. Mit Klappen öffnen sich die Staubbeutel der Laurineen (Fig. 210) und Berberideen und aus unregelmäßigen, durch Vertrocknen entstandenen, Oeffnungen wird der Pollen von *Viscum* entlassen (Fig. 205). Bei *Clethra* wendet sich die Anthere, wenn sie aufspringen

¹⁾ Man sehe РУВКІНЪ, de cellulis antherarum fibrosis. Vratislaviae 1830. — v. MOHL, fibröse Zellen der Antheren. v. MOHL's vermischte Schriften p. 62.

will, auf ihrem Filament, so daß die untere Spitze sich nach oben kehrt und sich alsdann mit einer kurzen Spalte öffnet. Eine polsterartige Bildung am Ende des Filamentes bewirkt, den beweglichen

Fig. 210.



Blättern von Oxalis ähnlich, die Wendung der Anthere¹⁾. — Die Lage der beiden Staubbeutelhälften zu einander und zum Filament und das relativ sehr verschiedene Auseinanderweichen der geöffneten Antherenwände wird für die beschreibende Botanik wichtig (insbesondere bei den Labiaten), ebenso die Stellung der sich öffnenden Antheren zu den übrigen Blüthen- theilen, wonach man Staubbeutel, die nach Innen (Fig. 192. p. 289) oder (seltener) nach Außen (Irideae, Bombax)

aufspringen, unterscheidet. Bei vielen (ob bei allen?) Laurineen springen

Fig. 210. *Persea indica*. I Querschnitt durch die junge Blütenknospe; a und b Blätter der beiden ersten dreigliedrigen alternirenden Blattkreise, c und d Antheren, welche entweder zwei dreigliedrigen Blattkreisen oder, was mir wahrscheinlicher erscheint, einem sechsgliedrigen Blattkreise angehören, weil zwischen ihnen ein sechsgliedriger Kreis nicht zur Ausbildung gekommener Staubblätter (e) erscheint, f eine Anthere des inneren dreigliedrigen Kreises, zwischen welcher drei un ausgebildete Staubblätter (g) auftreten, h der Staubweg. Die Antheren c u. d springen nach Innen, die Anthere f dagegen nach Außen auf, die Lage der un ausgebildeten Staubblätter (Nebenstaubfäden) entspricht den letzteren. II Zwei Staubfäden des inneren Kreises mit den Nebenstaubfäden des äußeren, x eine der unteren, y eine der oberen Klappen der Anthere. III Ein Längsschnitt durch das Staubblatt. (I u. II 15 mal, III 40 mal vergrößert.)

¹⁾ Für den Blütenstaub verweise ich auf den Abschnitt über die Befruchtung.

die Staubbeutel des doppelten äußeren Kreises nach Innen, des inneren einfachen Kreises dagegen nach Außen auf (Fig. 210) ¹⁾.

Die Nebenorgane der Blüthe.

§. 72. Ehe wir jetzt zum Fruchtknoten übergehen, haben wir noch einige Organe zu betrachten, welche hier und da in der Blüthe vorkommen und deren Bedeutung nicht für alle Fälle nachgewiesen ist. Unter die Rubrik der hier zu besprechenden Theile gehören 1. die Nebenkrone (Paracorolla), 2. die Nebenstaubfäden (Parastamina), 3. die Honigbehälter (Nectaria) und 4. die Blüthenscheibe (Discus).

Als Nebenkrone (Paracorolla oder Corona) bezeichnet man diejenigen Bildungen, welche bei einigen Blüthen zwischen der Blumenkrone und den Staubfäden stehen, und welche, im Vergleich zu den Theilen der Blumenkrone, weniger oder abnorm ausgebildet erscheinen, dann aber auch verschiedene Anhängsel der Blumenblätter selbst. In dem ersten Falle kann die Nebenkrone wirklich einem besonderen Blattkreise angehören, z. B. bei *Nymphaea*, wo mehrere Kreise unvollkommen ausgebildeter Blumenblätter, den Staubfadenkreisen vorangehen. — Als Anhängsel oder unselbstständige Bildungen müssen dagegen alle diejenigen Theile betrachtet werden, welche sich aus der Blumenkrone selbst hervorbilden, z. B. die in der Regel schön gefärbten fleischigen Papillen im Grunde der Blüthe von *Passiflora* ²⁾, desgleichen die Hohl-schuppen (Fornices) der *Borragineenblüthe*, welche als taschenförmige nach einwärts gerichtete Anhängsel jedem der 5 nicht getrennten Blumenblätter eigen sind (Fig. 195. p. 294). Die sogenannte Nebenkrone der *Asclepiadeenblüthe* gehört nicht einmal der Blumenkrone an; diese Bildungen sind vielmehr Anhängsel des Staubfadenträgers ³⁾, welche in ähnlicher Weise auch bei der Blüthe von *Borrago* vorkommen. Der Begriff der Nebenkrone wird überhaupt sehr willkürlich aufgefaßt; so zählen Einige die beiden langen dünnen Blattorgane in der Blüthe von

¹⁾ Der Querschnitt durch die noch vollkommen geschlossene Blüthenknospe, welcher überhaupt für die Untersuchung der Blüthe sehr wichtig ist, zeigt auch am besten, in welcher Richtung die Staubbeutel aufspringen werden. Wenn nämlich das Gefäßbündel im Connectiv der Anthere nach Außen liegt, so springt der Staubbeutel nach Innen auf (Fig. 192. p. 289 und Fig. 193. p. 293), ist dagegen dasselbe nach Innen gewendet, so springt der Staubbeutel nach Außen auf; bei *Persea indica* findet sich beides in derselben Blüthe (Fig. 210).

²⁾ SCHLEIDEN'S Grundzüge. Ausg. II. Bd. II. p. 263.

³⁾ Mein Mikroskop. Auflage II. Taf. V. Fig. 2 u. 13.

Aconitum, desgleichen ähnliche Formen bei *Helieborus*, *Trellius* und *Nigella* hierher, Andere betrachten wieder die beiden kleinen warzenförmigen Schuppen der Grasblüthe, die sogenannten *Lodiculae*, als Nebenkrone.

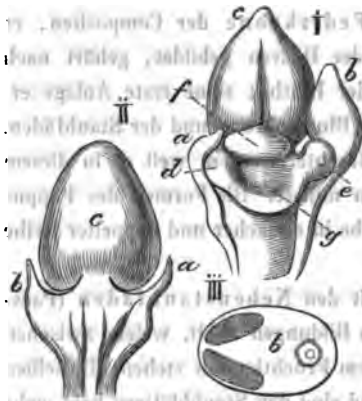
Auch der *Pappus* oder die *Federkrone* der *Compositen*, er sei nun aus Schuppen, Borsten oder Haaren gebildet, gehört nach *BUCHENAU*¹⁾ zu den Nebenorganen der Blüthe; seine erste Anlage erscheint erst nach dem Auftreten der Blumenkrone und der Staubfäden, er kann deshalb nicht als Kelch betrachtet werden, weil er in diesem Falle als erster Blattkreis entstehen müßte. Die Formen des *Pappus* sind mannigfaltig, auch kann derselbe in einfacher und doppelter Reihe vorkommen.

Nicht viel besser ergeht es mit den Nebenstaubfäden (*Parastamina*), wohin man alle diejenigen Bildungen zählt, welche zwischen den wirklichen Staubblättern und dem Fruchtknoten stehen. Dieselben zeigen sich in mancherlei Gestalt, und sind den Staubblättern bald mehr bald weniger ähnlich, doch fehlt ihnen jederzeit der ausgebildete Staubbeutel mit dem Pollen. Bisweilen sind sie nur als kleine Warzen oder Schuppen vorhanden und zwar namentlich dann, wenn ein Staubfadencreis der Blüthe nicht alle seine Theile zur vollkommenen Ausbildung bringt; diejenigen der Anlage nach vorhandenen Staubblätter, welche sich nicht ausbilden, bleiben hier schuppenartig, so bei *Pedicularis*, *Lathraea* und *Orobancha*. Bei *Mangifera* bildet sich von 5 angelegten Staubfäden nur einer wirklich aus, die 4 anderen aber bleiben als ungestielte Organe von der Gestalt eines Staubbeutels, aber ohne Blütenstaub am Grunde der Blüthe²⁾. Bei den Orchideen, wo von 3 der Anlage nach vorhandenen Staubblättern nur eines oder bei *Cypripedium* zwei ausgebildet werden, verbleiben im ersten Falle die beiden anderen als kleine Hervorragungen, welche sich bei *Limodorum abortivum* gar nicht selten einzeln oder beide und zwar, soviel ich beobachtet, nur als halbe (zweifächerige) Antheren ausbilden und sich damit als wirkliche Staubblätter ausweisen (Fig. 211). Das nicht zur Ausbildung gekommene dritte Staubblatt von *Cypripedium* dagegen ist blumenblattartig geworden. Bei den Laurineen findet man zwischen den

¹⁾ *BUCHENAU*, Blütenentwicklung der *Dipsaceen*, *Valerianeen* und *Compositen*. p. 125.

²⁾ Man vergleiche meinen Bericht über *Madeira* und *Tenerife*. Taf. IV. Fig. 5 und 8 y.

wirklichen Staubblättern noch kleine gelbgefärbte Organe, welche der Form nach viel Aehnlichkeit mit den Staubfäden besitzen, aber niemals Pollen ausbilden. Bei *Persea indica* sind sie in gleicher Anzahl als die Staubfäden vorhanden, und



als die Staubfäden vorhanden, und wie die Stellung und Gestalt nachweist, sicher verkümmerte Staubfäden (Fig. 210. p. 303).

Honigbehälter, Honigdrüsen. (Nectaria)¹⁾ nennt man in der Blüthe jeden beliebigen Theil, falls derselbe eine zuckerhaltige Flüssigkeit ausscheidet. Was nun das Eine als Nebenkronen oder als Nebenstaubfäden bezeichnet, das sieht der Andere, wenn eine Aussonderung zuckerhaltiger Säfte stattfindet, als Nectarium an; so betrachtet man bei *Parnassia palustris* die äußerst zierlich geformten Blattorgane des auf die Staubblätter folgenden Kreises, welche auf langen Stielen eine knopfartige Drüse tragen; als Nectarien, und bezeichnet eine drüsenartige Bildung im Grunde des Blumenblattes von Ranunculus mit demselben Namen. Da aber ein jeder Pflanzentheil, er sei Stamm- oder Blattgebilde, die Function einer secernirenden Drüse übernehmen kann und oftmals nur, wie in den beiden angegebenen Fällen, scharf begrenzte Partien eines Organs eine secernirende Oberfläche besitzen, so darf diese Eigenschaft nicht als Charakter eines besonderen selbstständigen Theiles der

Fig. 211. *Limodorum abortivum*. I Das Staubblatt und der Narbenblattkreis der Blüthe von vorn gesehen; a und b die beiden seitlichen Blätter des Staubblattkreises, welche normal nicht zur Ausbildung kommen, sondern wie bei a verbleiben, während b im vorliegenden Falle eine halbe (zweifächerige) Anthere (II) gebildet hat, c die normale, immer ausgebildete, vollkommene (vierfächerige) Anthere; d und e die beiden seitlichen Narbenblätter, welche normal als kleine Warzen wie bei d verbleiben, während sich bei e das Narbenblatt mehr entwickelt hat; f das normal immer ausgebildete Narbenblatt, y die secernirende Oberfläche des Grundtheils der Narbe. II Die 3 Staubblätter bei normaler Ausbildung in der Rückenansicht. III Querdurchschnitt der Anthere b. (I u. II 6mal, III 8mal vergrößert.)

¹⁾ CASPARY, de nectariis. Elberfeldae 1848. — Der Bot. Zeitung 1848. p. 68, 1849. p. 129 und 1856. p. 881.

Blüthe aufgestellt werden; ich stimme deshalb SCHUMMER vollständig bei, welcher den Begriff Nectarium als besonderes Organ aus den beschreibenden Botanik gestrichen hat¹⁾.

In den Scheidewänden des Fruchtknotens vieler monocotyledonen Gewächse (Liliaceae, Amaryllideae, Bromeliaceae, Cannae, Musaceae) hat BROENNIART²⁾ eigenthümliche, mit einer secretirenden Oberhaut versehene, spaltenförmige Räume nachgewiesen, welche sich schon durch die Art ihres Auftretens nicht als selbstständige Organe, sondern nur als die freie, äussere Oberfläche der einwärts geschlagenen Fruchtblattränder erweisen. Die Ausscheidung zuckerhaltiger Säfte ist bei *Streptixia angusta* so gross, dass dicke Tropfen von den Blüthen träufeln. Bei *Fritillaria imperialis* füllt sich der Grund der Blume mit einem Zuckersaft, in dem die Pollenkörner gar leicht schlüsseln treiben. Bei *Furcraea gigantea*, deren Blüthen, wie es scheint, niemals ansetzen,

Fig. 212.

tritt ein grosser klarer Tropfen einer zuckerhaltigen Flüssigkeit aus dem Staubweg hervor. Dieselbe Erscheinung wiederholt sich oftmals bei *Phormium tenax*, zumal wenn die Bestäubung nicht rechtzeitig erfolgte. Bei *Taxus* hängt zur Zeit der Bestäubung ein ähnlicher Tropfen auf dem Knospenmund der nackten Samenknospe. Die Ausscheidungen der Narbe und des Staubweges zur Ernährung der Pollenschläuche sind dagegen in den meisten Fällen nicht so massenhaft. Aus der äusseren Wandung der aus zwei fünfgliedrigen Blatkreisen entstandenen Blütenhülle der *Poinsettia pulcherrima* erhebt sich ein einem Weibbecken ähnliches gelbgefärbtes Gebilde, dessen innere vertiefte Oberfläche süsse Säfte aussondert (Fig. 212).

Die Blüthenscheibe oder der Discus endlich ist eine Ausbreitung des Stammtheiles der Blüthe, welche in den verschiedensten Formen, sowohl als Ring oder als Becher, aber auch als eine mehrlappige Hülle auftreten kann. Ein solcher Discus kann sowohl eine



Fig. 212. *Poinsettia pulcherrima*. f Die Blüthe nach der Befruchtung, g der über die Blütenhülle hervorgetretene Fruchtknoten, z die zuckerhaltige Säfte

¹⁾ SCHLEIDEN, Grundzüge. Ausg. II. Bd. II. p. 244.

²⁾ A. BROENNIART, les glandules nectarifères de l'ovaire. *Annal. d. sciences.* Tom. II. Cah. No. 5.

(*Quercus*), als auch mehrere Blüthen (*Fagus*, *Castanea*) umschließen. Bei der Eiche und der Buche geht aus ihm die Cupula hervor. Er kann aber auch zwischen den einzelnen Blattkreisen auftreten, z. B. als fleischige Scheibe, welche beim Ahorn zwischen dem Blumenblatt- und dem Staubblattkreise liegt; häufiger noch umgibt er als Ring oder Kranz den Fruchtknoten (bei der Weinrebe). — Manche, z. B. SCHLEIDEN, betrachten als Discus auch diejenigen Bildungen, wo sich der Grundtheil mehrerer Blattkreise einer Blüthe später als ein Ganzes becher- oder röhrenförmig erhebt, wie dies bei den Rosaceen, am ausgeprägtesten aber bei *Arachis* und bei den Onagrariaceen (Fig. 169. p. 285) der Fall ist. Je nachdem nun der Kreiswulst oder die Röhre, welche mehrere Blattkreise trägt, am Grunde des Fruchtknotens verbleibt oder bis zu dessen Mitte hinaufsteigt, oder gar sich über ihn erhebt, spricht man von einem unterständigen, mittelständigen und oberständigen Discus.

Der Discus der Cupuliferen ist dadurch ausgezeichnet, daß er gleich einem wahren Stammorgan die Fähigkeit besitzt, unter seiner Spitze Blätter zu bilden. Die schuppenartigen Blätter an der becherförmigen Cupula der Eiche, desgleichen die längeren stark behaarten Nadeln förmigen Blätter der Buche entstehen nacheinander an der äußeren Seite des Randes, welcher sich gleichzeitig dabei erhebt (Taf. VIII. Fig. 2—6 *op.*). Bei der Eiche ist der Discus becherförmig; bei der Buche und bei der echten Kastanie bildet er dagegen von Anfang an eine vierklappige Hülle. Die sogenannte Cupula der Hainbuche (Taf. IX. Fig. 1—3) und der Haselnuß (Taf. IX. Fig. 14—18) ist dagegen ein Blattgebilde, welches mit der Cupula der Eiche und der Buche gar nicht zu vergleichen ist. Bei den Lorbeerarten, dem Thil (*Oreodaphne foetens*), entsteht die Scheincupula aus dem fleischig gewordenen, am Fruchtknoten hinaufwachsenden Grundtheil des Kelches (p. 290).

Als Anhängsel der Blüthe ist noch des Sporns (*Calcar*) zu gedenken, welcher sowohl an einem Kelchblatt (bei *Impatiens*), aber auch an einem Blütenhüllblatt (*Orchideae*) entstehen kann, noch häufiger aber aus dem Grundtheil, welcher Kelch- und Blumenblätter trägt,

aussondernde Drüse, *a* Staubfäden, welche sich gleichfalls über den Rand der Blütenhülle erheben. *n* Ein Längsschnitt durch die Blütenknospe, *y* mit Haaren besetzte pfriemenförmige Blättchen, welche von Einigen für die Bracteen der Staubfäden gehalten werden. *m* Ein Querschnitt durch dieselbe, *f* Filamente der inneren Staubfäden, welche sich früher als die äußeren erheben. (11 u. 111 4 mal vergrößert.)

hervorgeht (Tropaeolum). Auch der Staubfadenträger kann ähnliche, jedoch, soweit mir bekannt ist, nicht hohle Anhängsel besitzen (Viola, Impatiens, Asclepias, Borrago).

Alle diese appendicularen Organe der Blüthe, mit Ausnahme des Pappus und Discus, würden am zweckmäßigsten, sowohl nach ihrer Gestalt, als auch nach ihrer Stellung in der Blüthe, genau beschrieben. Dadurch, daß man ihnen Namen gegeben hat, ohne sich um ihre Entstehungsweise zu bekümmern, hat man der Wissenschaft wenig genützt, wohl aber hier und da Verwirrung in dieselbe gebracht. Durch eine kurze, aber charakteristische Beschreibung solcher Theile für jeden speciellen Fall wäre jedem Mißverständniß abgeholfen.

Der Fruchtknoten.

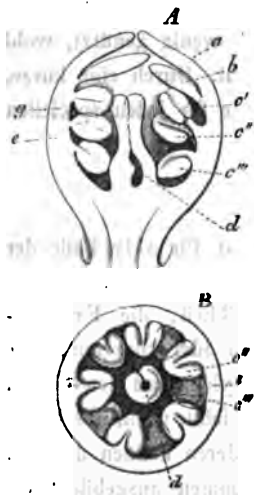
§. 73. Die letzte Bildung in der Blüthe ist für alle Fälle der Fruchtknoten (pistillum), mit den zu ihm gehörigen Theilen. Man unterscheidet hier den unteren hohlen Theil, die Fruchtknotenöhle (Germen), den mittleren längeren oder kürzeren, eine Röhre darstellenden, Theil, den Staubweg (Stylus) und den oberen freien Theil, die Narbe (Stigma). Der erste Theil fehlt, wenn überhaupt ein Pistill vorhanden ist, niemals, die beiden anderen können dagegen entweder einzeln oder beide nur sehr unvollkommen ausgebildet erscheinen. Das Pistill kann aus Blattorganen, welche man alsdann Fruchtblätter (Carpella) zu nennen pflegt, gebildet werden, es kann aber auch im oberen Theil aus Blattorganen, im unteren dagegen aus dem hohl gewordenen Stammtheil der Blüthe entstehen; ja es kann endlich aus diesem hohl gewordenen Stammtheil allein (?) gebildet werden. Oft ist es selbst mit Hülfe der Entwicklungsgeschichte schwierig hier zu entscheiden; in solchen Fällen halte ich es für richtiger, sich jeder Deutung zu enthalten und die Sache genau so zu beschreiben, wie sie ist.

Man unterscheidet oberständige und unterständige Fruchtknoten. Oberständig nennt man den Fruchtknoten, wenn die vorhergehenden Blattkreise der Blüthe am Grunde desselben stehen und ihn somit umgeben; unterständig dagegen, wenn er selbst auf seinem Scheitel die übrigen Blattkreise der Blüthe trägt. Außerdem giebt es noch Fruchtknoten, welche man weder oberständig noch unterständig nennen kann, weil der Blüthe alle weiteren Blattkreise fehlen, so bei der weiblichen Blüthe der Erle (Taf. IX. Fig. 26) und

der Birke, die nur aus einem Pistill mit zwei Narben besteht. *Carpinus* (Taf. IX. Fig. 2—4) und *Corylus* (Taf. IX. Fig. 18) dagegen haben einen unterständigen Fruchtknoten ¹⁾.

Nur der oberständige Fruchtknoten kann wirklich aus Blättern allein hervorgehen. Wenn dies geschieht, so kann er 1. aus einem Blatte

Fig. 213.



gebildet werden, wie das Pistill der Amygdalen (Fig. 213), Pomaceen, Ranunculaceen, Anonaceen, Nyctagineen, Proteaceen und nach SCHLEIDEN der Papilionaceen. In diesem Falle kann nur ein einziges Fruchtblatt in der Blüthe vorhanden sein, welches demnach auch nur ein Pistill bildet, wie bei dem Steinobst und bei den Proteaceen, es können aber auch mehrere oder viele einzelne Fruchtblätter auftreten, welche alsdann eben so viele vereinzelt Pistille bilden; wie bei den Alismaceen und Rosaceen, ferner bei *Ranunculus* und *Anona*. Die Fruchtblätter stehen in diesem Falle meistens nicht, gleich den vorhergehenden Blüthentheilen, in Kreisen, sie nehmen vielmehr eine Spiralstellung an dem sich mehr oder weniger erhebenden Stammtheil der Blüthe ein, was bei *Myosurus* und *Ceratocephalus* unverkennbar ist; aber schon bei der Erdbeere und der Himbeere deutlich genug hervortritt. Bei der Bildung des oberständigen Fruchtknotens aus einem Fruchtblatte sieht man das junge Fruchtblatt von oben zuerst als sichelförmig gekrümmte Wulst auftreten. Die Ränder nähern sich darauf mehr und mehr, doch ist die Spalte noch erkennbar. Die sich bald darauf berührenden Ränder schlagen sich nunmehr nach Innen und an ihnen entwickeln sich die Samenknochen, sie werden mit anderen Worten

Fig. 213. *A* Längsschnitt einer ganz jungen Kirschblüthe (*Prunus Cerasus*), *a* Kelchblatt, *b* Blumenblatt, *c'*, *c''* und *c'''* Antheren, drei verschiedenen Kreisen angehörig, *d* der Fruchtknoten, aus einem Fruchtblatt entstanden, *e* der Blütenboden, d. h. der Grund der Blüthe, welcher Staubfäden, Blumenblätter und Kelchblätter trägt. *B* Querschnitt einer Blütenknospe desselben Entwicklungszustandes in der Höhe von *g* bei *A* ausgeführt. Die Bezeichnung wie bei *A*. (Vergrößerung 40 mal.)

¹⁾ Man vergleiche meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie p. 43—50.

zum wandständigen Knospenträger des Blattstills. Bei der weiteren Anbildung des letzteren verwächst darauf die Spalte, bleibt aber bei allen Früchten dieser Art, z. B. bei der Kirsche, der Pflaume, dem Pfirsich und der Apricose als Längsfurche immer noch erkennbar; ebenso am Fruchtknoten der Proteaceen und Asclepiadeen.

Der oberständige Fruchtknoten kann aber auch 2. aus mehreren Fruchtblättern, welche entweder getrennt auftreten und später an ihren einwärts geschlagenen Rändern mit einander verwachsen, oder, was häufiger der Fall ist, nur an der Spitze getrennt erscheinen, deren Grundtheil aber als ein Ganzes hervorgehoben wird, gebildet werden. Die Helleboreen, Paeonien, Butomeen, die Papaveraceen und die Nymphaeaceen gehören hierher. Der Fruchtknoten erhält in diesem Falle so viele einzelne Fruchtfächer als Blätter zu seiner Bildung thätig waren, und jedes Fruchtfach besitzt seine eigene Narbe und seinem eigenen Staubweg, welche aus dem oberen Theil des Fruchtblattes entstehen, während das Fruchtfach dem Grundtheil desselben Blattes entspricht. Die Fruchtblätter eines solchen Fruchtknotens erscheinen als ein Blattkreis um die Spitze der Blütenaxe angeordnet. Das Vorkommen getrennter Staubwegcanäle unterscheidet diesen Fruchtknoten wesentlich von der folgenden Art des oberständigen Pistills, wo, wenn auch mehrere Fruchtblätter zur Bildung desselben thätig waren, der Staubwegcanal immer, selbst bei mehreren Fruchtfächern, einfach ist. Bei *Asclepias* bleiben die beiden dort vorhandenen Fruchtblätter bis zur Spitze hinauf getrennt, diese verwächst erst über dem Staubweg und bildet so den Narbenkörper, welcher nicht als Narbe für die Pollenschläuche dienen kann, weil der Staubwegcanal jedes der beiden getrennten Pistille nicht auf, sondern unter ihm, mündet¹⁾.

Die dritte Bildungsweise des oberständigen Fruchtknotens ist nun der Art, daß man nicht mehr mit Sicherheit entscheiden kann, ob man es mit einem Blatte oder mit einem Stammorgan, oder endlich mit einem Gebilde zu thun hat, woran beide Antheil nehmen. Es erhebt sich nämlich, nachdem die vorhergehenden Blattkreise angelegt sind, aus der Mitte der Blütenachse ein runder oder länglich runder Wall, auf dem häufig kleine warzenförmige Höcker, wahrscheinlich als Blattandeutungen, hervortreten. Der Wall steigt darauf mehr

¹⁾ Man vergleiche meine Anleitung zum Gebrauch des Mikroskops, Ausg. II. Taf. V. Fig. 1. 23, wo die Entwicklungsgeschichte der Blüthe von *Asclepias syriaca* gegeben ist.

und mehr empor, und aus ihm entsteht ein becherförmiges Organ, welches sich in der Regel nach unten erweitert und so die Fruchtknotenhöhle bildet, während der obere, engere, Theil zum Staubweg wird, der entweder freie Narben trägt oder dessen Rand die Stelle derselben vertritt.

Der Staubweg eines solchen Pistills stellt immer eine einfache Röhre dar, dagegen kann die Fruchtknotenhöhle selbst sowohl einfächerig als auch mehrfächerig erscheinen. Mehrfächerig wird die Fruchtknotenhöhle, sobald die innere Wand des Fruchtknotens Vorsprünge bildet, welche entweder im Centrum der Fruchtknotenhöhle auf einander treffen, oder sich dort, was häufiger der Fall ist, mit der Stammspitze der Blütenanlage, welche als Mittelsulchen im Innern des Fruchtknotens emporsteigt, vereinigen. Auf diese Weise bildet sich die Mehrzahl der oberständigen Fruchtknoten, und zwar einfächerig, bei den Violariaceen, Amaranthaceen, Papayaceen (Fig. 190. p. 287), den Resedaceen und bei *Cleome* (Taf. IX. Fig. 38—39); mehrfächerig dagegen bei den Monotropaceen, Pyrolaceen (Taf. IX. Fig. 34—37), den Labiatis, den Borragineen, den Tilliaceen, den Malvaceen, Bombaceen, Scrophularineen, den Sileneen u. s. w.

Der wirklich unterständige Fruchtknoten endlich darf wohl in allen Fällen als ein hohlgewordenes Stammgebilde betrachtet werden. Seine Entwickelungsweise ist von der zuletzt geschilderten Art nicht wesentlich verschieden. Auch er zeigt sich zuerst als kleiner runder oder länglich runder Wall inmitten der vor ihm angelegten Blüthenheile; statt dafs sich aber dieser Wall, wie vorhin, in der Mitte der vorhergehenden Blattkreise erheben sollte, erhebt sich vielmehr der Stengeltheil der Blüthe selbst und zwar als hohle Röhre unterhalb dieser Blattkreise; die Fruchtknotenhöhle, welche oftmals ursprünglich kaum unterständig war, wird dadurch erst unterständig; bei den Onagrariaceen (Fig. 215), *Opuntia*, *Stylidium* u. s. w.

Das schlagendste Beispiel eines unterständigen Fruchtknotens liefern die Cacteen; hier ist der letztere nichts anderes als ein hohlgewordener Stengel, welcher auf seinem Scheitel die Blattorgane der Blüthe trägt, und diese bei *Opuntia* sämmtlich nach dem Verblüthen durch Bildung einer Korksicht unter ihnen als ein Ganzes abwirft. — Die Blütenknospe der *Opuntia Ficus indica* unterscheidet sich anfänglich nicht von der Stengelknospe; während diese sich später abplattet, bleibt jene cylindrisch und auf ihrem Scheitel erscheinen in ganz alt-

mäßiger Abstufung die sich flacher ausbildenden Blütenhüllblätter der Blüte (p. 287). Der unterständige Fruchtknoten der *Opuntia* ist als Achter Zweig mit denselben kleinen fleischigen Blättern, wie der junge vegetative Zweig, besetzt, ja bei *Pereskia* erreichen diese spiralig gestellten Blätter sogar eine bedeutende Größe. Die abgebrochene Blüte oder Frucht der *Opuntia Ficus indica* schlägt auch als Achter Zweig, in trockene Erde gepflanzt, sehr leicht Wurzeln, und bildet im nächsten Jahr aus ihren Achselknospen junge Zweige; sie kann auf diese Weise ein neues Pflanzenexemplar erzeugen. — Der unterständige Fruchtknoten von *Viscum album* hat gar keine Fruchtknotenhöhle, er ist ein Stengelglied, in dessen Mark ein oder mehrere Embryosäcke entstanden sind (Fig. 214).

Aber auch der Wall, welcher die erste Andeutung zum unterständigen Fruchtknoten giebt, kann sich außerdem noch als Röhre erheben und so zum längeren oder kürzeren Staubweg werden, welcher wie beim oberständigen Pistill entweder freie Narben trägt oder seinen Rand als Narbe ausbildet (*Opuntia*, *Oenothera* [Fig. 215], *Orchis*, *Sty-*

Fig. 214.

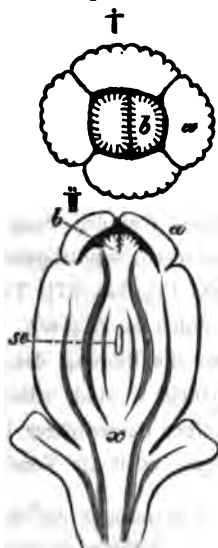


Fig. 215.

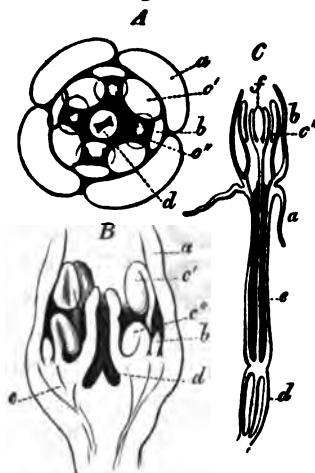


Fig. 214. *Viscum album*. 1 Die weibliche Blüte im Querschnitt, *a* eines der 4 Perigonblätter, *b* eines der beiden nur der Anlage nach vorhandenen Narbenblätter. 2 Der Längsschnitt durch die Blüte aus derselben Zeit, *a* und *b* wie bei 1, *se* der Embryosack, in der Mitte des Markes des zum unterständigen Fruchtknoten gewordenen Stengelgliedes *s*. (Vergrößerung 10mal.)

ndium). Einen derartigen Staubweg und eine solche Narbe darf man sehr wohl als Blattgebilde betrachten.

Der Staubweg (Stylus) des unterständigen Fruchtknotens, er sei nun kurz oder lang, ist immer einfach, dagegen kann die Fruchtknotenöhle, wie beim oberständigen Pistill der dritten Bildungsart, sowohl einfächerig als auch mehrfächerig auftreten. Die Fruchtfächer entstehen hier auf dieselbe Weise wie dort, durch seitliche Hervorragungen der inneren Fruchtknotenwand, welche gewissermaßen mit dem im Inneren der Fruchtknotenöhle entstandenen Mittelsäulchen, eine Verlängerung der Blütenachse selbst (p. 286), verschmelzen.

Steigt nun das Mittelsäulchen, mit den wandständigen Samenträgern verschmolzen, fast bis zur ganzen Höhe der Fruchtknotenöhle hinauf, so erscheint der Fruchtknoten bis oben hinauf mehrfächerig, und nur in der Spitze erkennt man die wandständigen Samenträger (bei den Liliaceen, Amaryllideen, Irideen, Cupuliferen [Taf. VIII. Fig. 29—31 u. 34] u. s. w.). Steigt dasselbe aber nicht bis zur ganzen Höhe der Fruchtknotenöhle hinauf, so erhalten wir den sehr häufig vorkommenden Fall, wo ein Fruchtknoten nur in der unteren Hälfte wirklich mehrfächerig ist, im oberen Theile aber einfächerig erscheint, weil die nach Innen vortretenden Scheidewände, welche die Samenknochen

tragen, wohl noch in der Mitte des Fruchtknotens auf einander treffen, sich aber nicht vereinigen, vielmehr als wandständige, weit ins Innere vordringende, Samenträger erscheinen (bei den Onagrarien [Fig. 216], Ericaceen, Monotropen, Pyrolaceen [Taf. IX. Fig. 34—37], Tiliaceen Malvaceen, Bombaceen u. s. w.). Unterbleibt dagegen die Bildung des Mittelsäulchens gänzlich, so sind, selbst wenn die wandständigen Samenträger bis zur Mitte vordringen, weil die Vereinigung

Fig. 216.

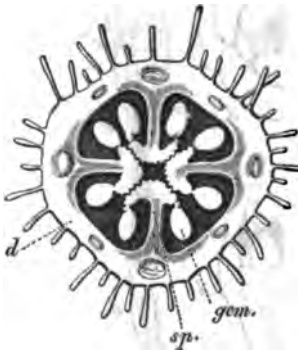


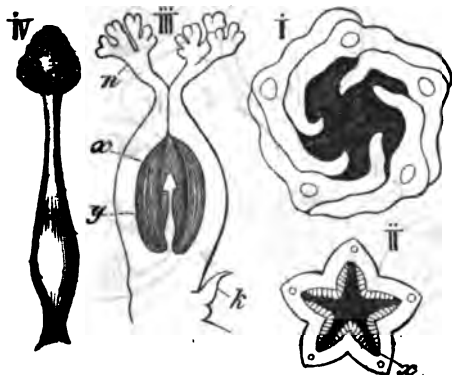
Fig. 215. A Querschnitt einer sehr jungen Blütenanlage der *Oenothera muricata*, *a* Kelchblätter, *b* Blumenblätter, *c'* und *c''* Antheren des ersten und des zweiten Staubblattkreises, *d* Anlage des Fruchtknotens. B Längsschnitt desselben Entwicklungszustandes, *d* die Fruchtknotenöhle, *e* der Theil, welcher später die Kelchröhre bildet. (Vergrößerung 40mal.) C Längsschnitt einer Blume zur Blüthezeit (natürliche Größe), *f* die Narben, die übrigen Buchstaben wie oben.

derselben im Centrum der Fruchtknotenöhle mangelt; auch keine Fächer vorhanden, so bei der Gurke und dem Kürbis, deren Fruchtknoten häufig, jedoch mit Unrecht, als mehrfächerig beschrieben wird¹⁾. Bei *Carica cauliflora* erscheint das Mittelskölchen als lange freie Säule (Fig. 190. p. 287), der Fruchtknoten bleibt einfächerig, weil die wandständigen Samenträger nicht als Scheidewände bis zur Mitte vortreten.

Die Bildung der letzteren erfolgt zwar sehr häufig, aber nicht in allen Fällen, durch wandständige ins Innere des Fruchtknotens vordringende und mit dem Mittelskölchen verschmolzene Samenträger, welche, wie ich weiter oben zeigen werde, immer, selbst beim unständigen Fruchtknoten, den einwärts geschlagenen Rändern zweier Fruchtblätter entsprechen. Die Scheidewände können nämlich, so bei den Cruciferen, auch durch Hervorragungen entstehen, welche der Mittellinie der Fruchtblätter entsprechen, ja vielleicht sogar (*Impatiens*) durch das Hohlwerden bestimmter Partien eines rechten Stammfruchtknotens hervorgerufen werden, wofür mir jedoch die sicheren Beweise fehlen.

Im Innern der Fruchtknotenöhle entwickeln sich die Samenknochen (*Gemmulae*, *Ovula*). Der Theil, aus dem sie hervorgehen und der deshalb nachher den Samen trägt, wird, wenn er als ein besonderes Organ auftritt, Samenträger (*Spermophorum*) genannt. Bei

Fig. 217.



den Butomeen, desgleichen bei den Papaveraceen versieht die ganze innere Wand des Fruchtfaches den Dienst eines Samenträgers, es treten hier überall Samenknochen hervor; ein Samenträger als besonderes Organ ist hier nicht vorhanden. Bei *Carica cauliflora*, deren Fruchtknoten fünf nicht getrennten Fruchtblättern entspricht,

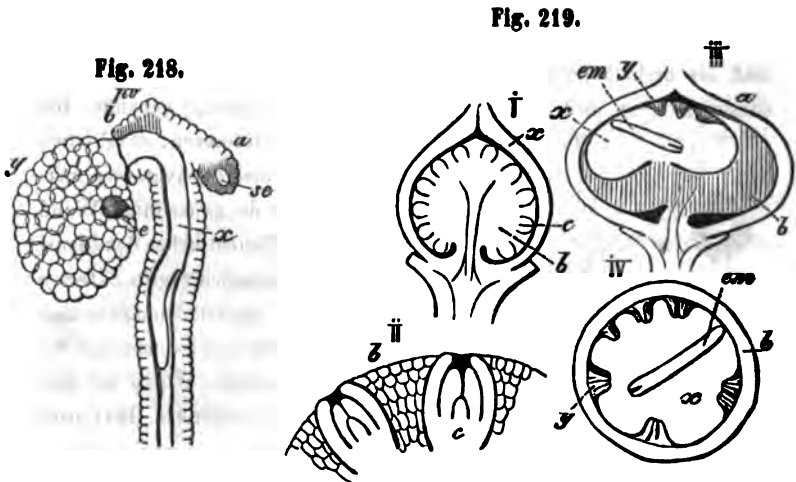
Fig. 216. Querschnitt aus der oberen Hälfte des Fruchtknotens von *Oenothera muricata*, *d* die Wand desselben, *sp* einer der vier wandständigen Samenträger, *gem* eine Samenknoche. (10mal vergrößert.)

Fig. 217. *Carica cauliflora*. I Querschnitt durch die Blumenkrone kurz vor dem Aufblühen der Knospe (*Aestivatio contorta*). II Querschnitt durch den

¹⁾ Man vergleiche Taf. XX meiner Entwicklungsgeschichte des Pflanzenembryo Fig. 1 und 2.

sind schmale, nicht vom Samenknoten besetzte Räume vorhanden, welche die Mittellinie jedes Fruchtblattes bezeichnen (Fig. 217). Schon hier sind die Samenträger begrenzt; sie lassen sich in den meisten anderen Fällen wirklich als besondere Theile auffassen (bei den Orchideen, Cucurbitaceen, Passifloren u. s. w.). Man unterscheidet mittelständige und wandständige Samenträger.

Der mittelständige Samenträger entsteht, wenn sich die Achse der Blüthe als Mittelsäulchen erhebt und an ihr selbst die Samenknoten hervortreten. Einen freien mittelständigen Samenträger der einfachsten Art besitzen die Santalaceen. Das Mittelsäulchen, welches bei *Thesium* (Fig. 218) drei Samenknoten ohne Knospenhülle trägt, gleicht dem säulenförmigen aber sterilen Mittelsäulchen der *Carica cauliflora* (Fig. 217). Bei *Celosia* ist es viel kürzer, aber noch säulenförmig und trägt zahlreiche Samenknoten; bei den Primulaceen und Myrsineen endlich ist es zu einem kugeligen Körper geworden (Fig. 219), der auf seiner freien Oberfläche zahlreiche Samen-



Fruchtknoten; bei *x*, welche Region der Mitte des Fruchtblattes entspricht, fehlen die Samenknoten. *iii* Längsschnitt durch den Fruchtknoten, *y* das freie Mittelsäulchen, *n* die Narbe, *k* ein Kelchblatt. *rv* Das Mittelsäulchen bei 4maliger Vergrößerung. (*i* 10mal vergrößert.)

Fig. 218. *Thesium intermedium*. Der centrale Knospenträger mit einer nicht befruchteten (*a*) und einer befruchteten (*b*) Samenknope ohne Integument, die dritte ist bei dieser Lage des Präparates nicht sichtbar, *so* der Embryosack der nicht befruchteten Samenknope, *y* das Sameneiweiß (Endosperm) der befruchteten Samenknope, in welcher die Anlage des Keimes (*e*) gelegen ist,

knospen entwickelt, die bei *Ardisia* später in das Gewebe des Samenträgers eingesenkt erscheinen. Ein solcher Fruchtknoten ist natürlich immer einhöckerig. Einen nicht freien mittelständigen Samenträger zeigt dagegen das mehrfächerige Pistill der Tropaeaceen und der Balsamineen. Die Scheidewände sind hier mit dem Mittelsulchen vereinigt; jedes Fruchtfach hat nur eine Samenknospe oder nur eine einfache Reihe derselben. Der wirklich mittelständige Samenträger, nur wenig Familien eigen, ist natürlich immer als Stammorgan zu deuten.

Der wandständige Samenträger entsteht entweder aus den wirklich einwärts geschlagenen Rändern eines Fruchtblattes, wie bei den Rosaceen, bei den Pomaceen und bei den Asclepladeen¹⁾, oder aus den von der Wand aus ins Innere des Fruchtknotens vordringenden Scheidewänden, z. B. bei den Monotropeen, bei den Pyrolaceen (Taf. IX. Fig. 34 — 37), Tiliaceen, Cucurbitaceen, Onagrariaceen (Fig. 210. p. 314), Cupuliferen (Taf. VIII. Fig. 10 u. 30) u. s. w., welche nach ihrer Stellung zu den Narben den einwärts geschlagenen Rändern eines Fruchtblattes entsprechen und sogar bei den Cacteen (*Opuntia Ficus indica*) nicht anders auftreten. Der Zahl der Narben entspricht jederzeit auch die Zahl der wandständigen Samenträger, und sie erscheinen da, wo sich die Narbenränder berühren. Von diesen aber verlaufen durch den Staubwegcanal, bei den Orchideen, Cupuliferen u. s. w., eben so viele in das Innere vorspringende Gewebestränge, welche in der Fruchtknotenhöhle als wandständige Samenträger endigen und die Pollenschläuche sicher an den Ort ihrer Bestimmung geleiten.

Wenn das Mittelsulchen durch die ganze Länge des Fruchtknotens mit den Scheidewänden verbunden ist, so wird es oftmals schwierig, eine schlauchförmige zellenleere Verlängerung des Embryosacks der befruchteten Samenknospe, welche in den Knospenträger hinabwächst. (Vergrößerung 50mal.)

Fig. 219. *Ardisia excelsa*. I Längsschnitt durch den oberständigen Fruchtknoten zur Blüthezeit, *a* die Wand der Fruchtknotenhöhle, *b* der centrale freie Samenträger, dessen geradläufige Samenknospen (*c*) einzeln in das Gewebe eingesenkt sind, was II im vergrößerten Maßstabe zeigt. III Längsschnitt durch die reife Frucht, *s* die einzige zum Samen ausgebildete Samenknospe, mit ihrem walzenförmigen Keim (*em*), *b* der Ueberrest des Samenträgers, *y* die vertrockneten Ueberreste der nicht zur Samenbildung gelangten Samenknospen. IV Der Querschnitt durch eine andere Frucht. (I 30mal, II 150mal, III und IV 6mal vergrößert.)

¹⁾ Taf. V. Fig. 12 und 16 meines Mikroskopes.

zu entscheiden, ob wandständige oder mittelständige Samenträger vorhanden sind; wenn dagegen, wie in der Regel, das Mittelstückchen nur bis zu einer bestimmten Höhe hinaufgeht, so erkennt man im oberen Theil des Fruchtknotens sehr bestimmt die wandständigen Samenträger. Dieselben haben eine sehr große Verbreitung, denn auch die Liliaceen, Amaryllideen, Hypoxidaceen (*Curculigo*), die Irideen u. a. w. gehören hierher, wogegen der wirklich mittelständige Samenträger nur verhältnißmäßig selten vorkommt. Man darf im Allgemeinen annehmen, daß alle Familien, die einen mehrtheiligen Fruchtknoten mit scheinbar mittelständigen Samenträgern, welche ihre Samenknospen entweder wie *Oenothera* in zwei Längereihen tragen (Fig. 216. p. 314), oder, was seltener der Fall ist, einen mit zahlreichen Samenknospen besetzten, von der Mitte weit in die Fruchtblätter vordringenden Körper bilden (*Pyrola*, *Monotropa*), keinen wirklich mittelständigen Samenträger, d. h. keinen Samenträger, welcher unmittelbar aus der Achsenspitze der Blüthe hervorgegangen ist, besitzen, indem man bei sorgfältiger Untersuchung im oberen Theil des Fruchtknotens die wandständigen nicht mit einander verwachsenen Samenträger erkennt, wofür *Thlas Gypsophila*, *Polycarona*, *Anehusa*, *Curculigo*¹⁾, *Pyrola* (Taf. IX. Fig. 34.—37.), *Quercus* (Taf. VIII. Fig. 1—13), *Fagus* (Taf. VIII. Fig. 27—34) u. a. w. hinreichende Beweise geben. Wo dagegen, wie bei *Tropaeolum* nur eine Samenknoepe, oder wie bei *Balsamina* nur eine Reihe von Samenknospen in jedem Fruchtfach auftritt, da darf man mit Recht auf einen wirklich mittelständigen Samenträger schließen. Die doppelte Reihe der Samenknospen entspricht der gespaltenen Placenta der Orchideen und einiger *Begoniaceen*, indem jede Reihe der Samenknospen, oder jeder Theil des gespaltenen Samenträgers dem Rande eines Fruchtblattes gleichkommt. Auch bei *Opuntia* stehen die Samenknospen zweireihig nebeneinander. Für eine genaue Blütenanalyse ist es deshalb durchaus nöthwendig, den Fruchtknoten durch Querschnitte in verschiedenen Höhen genau zu untersuchen, was bisher nicht immer geschehen ist, weshalb auch gerade die Beschreibungen des Fruchtknotens bei den Pflanzenanalysen oftmals sehr mangelhaft, ja nicht selten unrichtig ausfallen.

Nicht alle Samenträger sind fruchtbar. Von den beiden wandständigen Samenträgern der Haselnuss und der Hainbuche, desgleichen

¹⁾ Man vergleiche Taf. VI meiner Beiträge zur Anatomie und Physiologie.

den Kaffeestrauches, trägt nur der eine Samenknoten, der andere aber verkümmert frühzeitig (Taf. IX. Fig. 6, 7, 19 und 29)¹⁾. Bei der Wallnußblüthe treten gar zwei sich gegenüber liegende Vorsprünge ins Innere der Fruchtknotenöhle auf, welche, wenn sie Samenknoten tragen, als wandständige Samenträger gelten müßten (Taf. IX. Fig. 42 und 43), so aber erscheint die einzige Samenknoten auf der Spitze der Blütenachse, und diese seitlichen Vorsprünge oder falschen Samenträger bilden später die Naht der beiden harten Schalenhälften der reifen Wallnuß. Auch die Scheidewände im Fruchtknoten der Rhamnen (*Ceanothus*, *Rhamnus*) können als sterile wandständige Samenträger gedeutet werden. Die Samenknoten treten hier aus dem Grunde der Fruchtknotenöhle hervor, ein Samenträger als besonderer Theil ist nicht vorhanden, ebenso bei *Polygonum*, *Gomphrena* (Taf. IX. Fig. 40) und *Beta*, wo der Fruchtknoten einfächerig und die einzige Samenknoten grundständig ist.

Während SCHLEIDEN²⁾ die Samenträger insgesamt als Achsenorgane betrachtete und annahm, daß bei den wandständigen Formen derselben im oberständigen Blattfruchtknoten, die Achse sich theilend, emporwächse und mit der Fruchtknotenwand verbunden wäre, halten andere Forscher die wandständigen Placenten für die Ränder der einwärts geschlagenen Fruchtblätter, eine Ansicht, welche von MEYER, ROBERT BROWN, BUCHENAU, ROSSMANN und Anderen³⁾ vertreten wird und gewiß die richtige ist; allein man darf damit nicht glauben, daß alle Samenträger Blattgebilde sind, man muß vielmehr Stamm- und Blattplacenten unterscheiden. — Alle wirklich mittelständigen Samenträger (p. 316) müssen als Stammorgane aufgefaßt werden, ebenso ist der Theil, aus welchem die grundständige Samenknoten hervorgeht, ein Achsengebilde; alle wirklich wandständigen Samenträger (p. 317) sind dagegen Blattgebilde, sie müssen nun frei bleiben, oder mit dem Mittelstülchen verbunden den Fruchtknoten mehrfächerig machen: Davon sind sogar die unterständigen Fruchtknoten nicht aus-

¹⁾ Bei *Coffea* bildet ausnahmsweise, jedoch selten, auch der andere Samenträger bisweilen eine Samenknoten, in welchem Falle die Frucht später drei Kaffeebohnen umschließt; vier Samen habe ich niemals gefunden.

²⁾ SCHLEIDEN, Beiträge. p. 24—28.

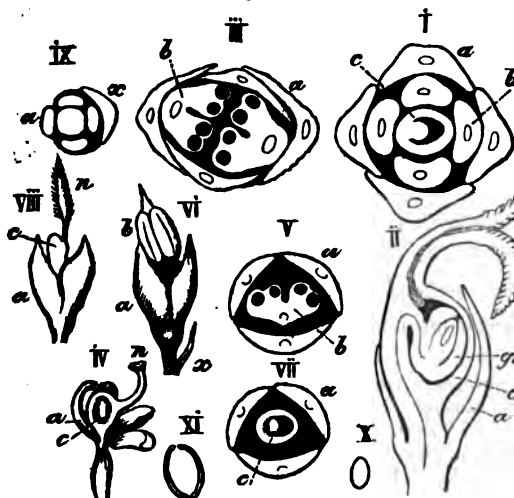
³⁾ MEYER, Pflanzenphysiologie. Bd. III. p. 220. — R. BROWN, Stigma und Wandplacenten. Bot. Zeit. 1843. p. 193. — BUCHENAU, zur Morphologie der *Reseda*. Bot. Zeit. 1853. p. 382. — ROSSMANN, Deutung des Samenträgers. Flora 1855. p. 657. — SCHAEFER, Entwicklungsgeschichte des Fruchtknotens und des Samenträgers. Beiträge zur Anatomie, p. 96. (1854).

geschlossen, denn die einwärts geschlagenen Ränder der Fruchtblätter lassen sich selbst bei den Orchideen und bei *Opuntia* von der Narbe, durch den Staubweg, bis in die Fruchtknotenhöhle verfolgen (p. 317), wo sie als wandständige zweitheilige oder zweireihige Samenträger endigen; ich kann deshalb den unterständigen Fruchtknoten nicht als ein reines Stammorgan betrachten, sondern muß in ihm eine Vereinigung von Stamm und Blattgebilde sehen. Die Fruchtknotenwand der *Butomeen*, *Papaveraceen* und der *Carica*, welche zahlreiche Samenknoten trägt, ist ferner unstreitig ein Blattgebilde.

Es bleibt mir deshalb zweifelhaft, ob es überhaupt ein Pistill giebt, an dessen Bildung keine Blattorgane Antheil nehmen. Den unterständigen Fruchtknoten von *Thesium* mit freier Centralplacenta dürfte man vielleicht als reine Achsenbildung betrachten; ob aber für den Staubweg und die Narbe hier dasselbe gilt, bleibt unentschieden.

Der Staubweg (*stylus*) und die Narbe (*stigma*) sind in den meisten Fällen sicher Blattgebilde. Die freien Ränder der letzteren bezeichnen alsdann häufig die Zahl der zur Bildung des Staubweges zusammengetretenen Blattorganen (bei *Opuntia*, *Musa*, *Strelitzia*, *Polygonum*); allein bisweilen zerspalten sich die einzelnen Narbenlappen noch in mehrere oder viele Theile, so trägt das, wie es scheint, aus einem Fruchtblatt

Fig. 220.



entstandene Pistill der *Ficus Carica* eine zweiarmige Narbe; während die letztere bei *Ficus comosa* einfach bleibt und bei *Ficus stipulata* als besonderes Organ kaum vorhanden ist (Fig. 220). Bei *Carica Papaya* ist jedes Narbenblatt in viele Theile zerschlitzt (Fig. 190. p. 287). Die Narbe kann, wie schon diese wenigen

Fig. 220. Die Einzelblüthen mehrerer Feigenarten. I u. II *Ficus Carica*. I Querschnitt durch die Knospe einer Zwitterblüthe. a Die 4blättrige Blüten-

zeigen, der Größe und Form nach sehr verschieden ausgebildet sein; ihre innere und nicht selten auch ihre äußere Oberfläche ist mit kleineren oder größeren Epithelzellen bekleidet, welche die Narbenflüssigkeit aussondern und Narbenpapillen oder Narbenhaare genannt werden. Wenn der Staubweg kurz ist, so erscheint die Narbe sitzend. Nicht selten ist sie so wenig entwickelt, daß sie sich als besonderer Theil kaum unterscheiden läßt (bei *Mangifera*, *Ficus stipulata* und bei *Canna*, wo sie als einfache seitliche, mit kurzen Papillen besetzte Spalte des blattähnlichen Staubweges erscheint) (Fig. 196. p. 295); die Narben der Gräser sind dagegen sehr ausgebildet.

Der Staubweg kann aus einem oder aus mehreren Blattorganen hervorgegangen sein; er bildet eine kürzere oder längere Röhre, die immer einfach ist, und nur da, wo mehrere Fruchtblätter zu seiner Bildung hervortraten, Hervorragungen zeigt, welche den einwärts geschlagenen Rändern dieser Fruchtblätter entsprechen. Derartige Vorsprünge gehen, wie schon erwähnt (p. 317), ganz allmählig in die wandständige Samenträger der Fruchtknotenhöhle über und geleiten durch ihre secernirende Oberfläche, welche als leitendes Gewebe (*Thela donductrix*) bekannt ist, die Pollenschläuche in die einzelnen Fächer des Fruchtknotens und an die Samenknospen derselben. Die centrale Röhre des Staubweges oder der Staubwegcanal erscheint selten als ziemlich weite Oeffnung (bei *Tropaeolum majus* und *Opuntia Ficus indica*), viel häufiger ist sie durch

hülle, *b* die 4 Staubblätter, *c* die Anlage zum Fruchtknoten (50mal vergrößert). *n* Längsschnitt durch eine weibliche Blüthe, *a* die Blüthenhülle, *c* die Wand des Fruchtknotens, *gm* die Samenknospe mit einfacher Knospenhülle, *n* die zweiarmlige Narbe (20mal vergrößert). *iii* u. *iv* *Ficus stipulata*. *iii* Querschnitt durch die Knospe der männlichen Blüthe. *a* Die 4blättrige Blüthenhülle aus 2 zweigliederigen Blattkreisen entstanden, *b* Staubblatt (20mal vergrößert). *iv* Die weibliche Blüthe ebenfalls mit 4blättriger Blüthenhülle (*a*) und kurzer abgestutzter Narbe (*n*) (6mal vergrößert). *v*—*viii* *Ficus comosa*. *v* Querschnitt durch die männliche Blüthe mit 3blättriger Blüthenhülle (*a*) und einem Staubblatte (*b*) (20mal vergrößert). *vi* Die offene männliche Blüthe mit ihrer Bractee (*x*) (10mal vergrößert), *vii* Querschnitt durch die weibliche Blüthe (20mal vergrößert). *viii* Die offene weibliche Blüthe (10mal vergrößert), die Narbe (*n*) ist einfach und pfriemenförmig. *ix* Querschnitt durch die sehr junge Blüthenknospe von *Ficus elastica*. *x* Das Blüthendeckblatt, *a* die 4blättrige Blüthenhülle (50mal vergr.). *x* u. *xi* Pollenkörner von *Ficus elastica*, nur $\frac{3}{100}$ Millim. groß und *Ficus comosa*, $\frac{7}{100}$ Millim. groß, mit zwei Stellen zum Austritt des Pollenschlauches (400mal vergrößert).

die Ausbildung des leitenden Zellengewebes, dessen Zellen sich dicht aneinander legen, scheinbar geschlossen; doch lehrt die Entwicklungsgeschichte, daß der Staubweg immer als röhrenförmiges Gebilde entsteht; er bildet deshalb in allen Fällen einen offenen, nur durch das leitende Gewebe oftmals sehr verengten Canal, welcher in die Fruchtknotenhöhle führt. Nur bei *Rafflesia* ist von der großen sitzenden Narbe keine offene Verbindung zur Fruchtknotenhöhle vorhanden, hier müssen demnach die Pollenschläuche durch das sich auflockernde Narbengewebe hinabsteigen (²), so wie es SCHLEIDEN für den Narbenkörper der *Asclepiadeen*-Blüthe, jedoch wie ich glaube, mit Unrecht angegehen hat, weil bei *Asclepias syriaca* der Staubwegcanal eines jeden Pistills sich unter diesem Narbenkörper öffnet und an dieser Stelle mit langen Papillen bekleidet ist, hier aber, und nicht durch den Narbenkörper, die Pollenschläuche hinabsteigen ¹). *Hydnora africana* endlich besitzt einen kurzen Staubweg, der aus drei Blattorganen gebildet ist, und für jedes Narbenblatt zahlreiche, parallel nebeneinander liegende, spaltenförmige, Oeffnungen besitzt, welche, wie es scheint, durch die hin- und hergebogenen Ränder jedes Narbenblattes entstanden sind, welche sich abwärts in die Fruchtknotenhöhle verlängern und dort als röhrenförmige Körper, mit Samenknospen dicht besetzt, herabhängen. Die Anthere der *Hydnora* hat durch die hin- und hergebogenen Ränder einen ähnlichen Bau (p. 298). Bei *Stylidium* ²) stehen die beiden sitzenden Antheren dicht unter der Narbe auf einem langen Staubweg; der letztere wird hier aus zwei verschiedenen Blattkreisen gebildet, deren Basaltheil als ein Ganzes mit einander emporsteigt, vergleichbar der Blüthenröhre der *Borragineen*, welche im Grunde gleichfalls zwei Blattkreisen entspricht und die Staubfäden trägt (p. 294). In ähnlicher Weise wird auch die einzige Anthere der *Orchideen* vom Staubweg mit emporgehoben, so daß sie neben oder über der Narbe liegt (*Gongora*, *Stanhopea*, *Cephalanthera*).

Der anatomische Bau des Pistills ist im Allgemeinen sehr einfach; die Fruchtknotenwandung besteht aus einem Parenchym von Gefäßbündeln durchzogen, welche sich in den Staubweg verlängern und unter der Narbe endigen, aber auch Seitenäste an die Samenträger abgeben. Die äußere Oberhaut der Fruchtknotenwandung hat in der Regel Spaltöffnungen und ist vielfach mit Haaren bekleidet, in den

¹) Mein Mikroskop Taf. V. Fig. 14 a.

²) Meine Beiträge zur Anatomie. Blütenentwicklung v. *Stylidium* p. 65—70.

Paranchymzellen unter derselben wird häufig Blattgrün gebildet; der Blattfruchtknoten zeigt hierin gewissermaßen einen Rückschritt zum vegetativen Blatte, weil im zarten gebildeten Blumenblatte kein Chlorophyll erzeugt wird. Die innere Oberhaut der Fruchtknotenwandung ist ein wahres Epithelium (Bd. 1. p. 268). Das Mittelsulchen, in welchem immer Gefäßbündel emporsteigen, hat ebenfalls ein Epithelium; nur bei der Buche ist dasselbe von langen einzelligen Haaren bekleidet. Ebenso entwickelt der Samenträger einiger Pflanzen über dem Knospenmund jeder Samenknospe lange, zartwandige Haare (bei *Euphorbia*, *Phytolacca* und *Linum*). Der Staubweg ist in der Regel von zarterem Bau als die Wand des Fruchtknotens, sein centraler Canal ist zur Blüthezeit mit einem zarten, langgestreckten Gewebe, dem leitenden Zellengewebe, dessen Zellen häufig aus ihrem Verband gewichen sind, ausgekleidet. Die Narbe endlich ist noch zarter gebaut, sie secernirt zur Blüthezeit gleichfalls eine schleimig zuckerhaltige Flüssigkeit, die Narbenfeuchtigkeit, und veranlaßt dadurch die Bildung der Pollenschläuche des auf sie gelangten Blütenstaubes. Narbe und Staubweg vertrocknen, wenn die Bestäubung vollzogen ist, der Fruchtknoten dagegen schwillt nach der Befruchtung an und wird allmählig zur Frucht, in der die Samen reifen.

Wo kein Fruchtknoten vorhanden ist, bei den Nadelhölzern und den Cycadeen, desgleichen bei *Balanophora*, da fehlen natürlich auch Staubweg und Narbe, als Theile des Pistills. Die nackten Samenknospen stehen hier auf einem Theil, der bald als Stamm- und bald als Blattorgan gedeutet werden kann. Bei *Taxus* tritt die Samenknospe als Endknospe eines Seitenzweiges auf (Fig. 221), bei *Podocarpus* erscheint sie als Achselknospe (Fig. 222), bei den *Abietineen* bildet sie sich an einer Samenschuppe, welche in der Achsel eines Blattes entsteht und deshalb einem Stammorgan entspricht¹⁾ (Fig. 223). In den hier genannten Fällen und ebenso bei den *Cupressineen*, wo die Samenknospen in der Achsel eines Blattes erscheinen, ist der Theil, auf dem sie stehen, sicher ein Stammorgan. Bei *Cycas* dagegen bilden sich die Samenknospen an einem Blütenstande, der einem gefiederten Blatte entspricht (Fig. 224) und bei *Araucaria* entstehen dieselben an einer Samenschuppe, welche kein Stützblatt hat und die man deshalb beliebig sowohl für ein Blattorgan, als auch für eine Stammbildung ansprechen kann

¹⁾ Wir kennen zum wenigsten kein Beispiel, daß in der Achsel eines Blattes ohne Zuthun einer Knospe ein Blatt aus sich entstanden wäre.

(Fig. 225), die man aber, wie ich glaube, richtiger als Stammorgan, der Samenschuppe der Abietineen analog, zu deuten hat, da Stammbildungen ohne Deckblatt gar nicht selten sind (der Blütenstand bei

Fig. 221.

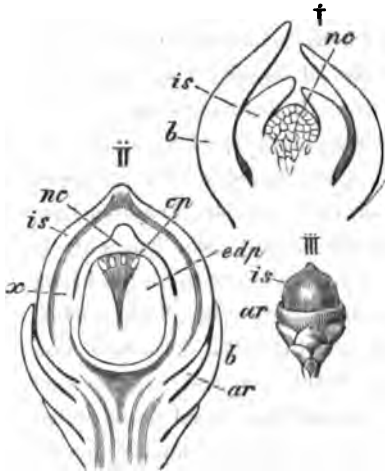


Fig. 222.

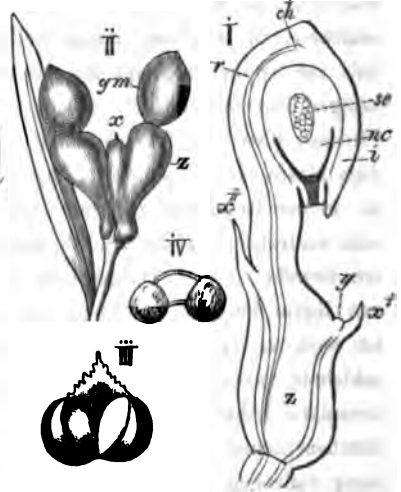


Fig. 223.



Fig. 224.

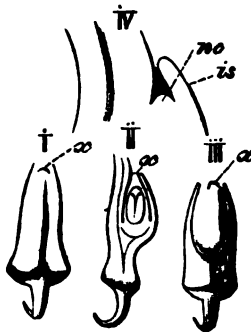


Fig. 225.



Fig. 221. *Taxus baccata*. I Die junge Samenknospe als Endknospe eines Zweiges im Längsschnitt, *is* das einfache Integument, *nc* der Knospkern der geradläufigen Samenknospe, *b* Blätter des Zweiges. II Die Samenknospe zur Zeit der Befruchtung im Längsschnitt, *cp* die Corpusecula im Sameneiweiß (*edp*), *x* die später in den inneren Theilen holzig werdende Samenschale, aus dem einfachen Integument entstanden, *ar* der Anfang des Arillus. III Ein halbreifer Same; der Arillus (*ar*) bekleidet denselben erst bis zur Hälfte. (I 50mal, III 5mal vergrößert.)

Fig. 222. *Podocarpus lanceolata*. I Längsschnitt durch den weiblichen

Vitis und Ampelopsis). Der Blütenstand der *Cycas revoluta* muß dagegen, wenn man den Wedel dieser Pflanze für ein Blatt erklärt, ebenfalls als solches gedeutet werden. Bei *Balanophora* endlich stehen die nackten Samenknospen frei an einer Achse, von Paraphysen umgeben, (Fig. 161. p. 158). Die Bildung der nackten Samenknospe ist demnach nicht auf das Stammorgan allein beschränkt.

Die Samenknospen selbst werden in dem Abschnitt über die Befruchtung näher besprochen.

Die Zahlen- und Stellungsverhältnisse der Blüthenhülle zu einander.

§. 74. Nachdem wir die einzelnen Theile der phanerogamen Blüthe für sich betrachtet haben, bleibt uns noch übrig das Verhältniß dieser Theile zu einander näher ins Auge zu fassen, weil daraus, sowie aus der gleichmäßigen oder ungleichmäßigen Ausbildung der einzelnen Theile die regelmässige oder unregelmässige Gestalt der Blüthe hervorgeht.

Blüthenstand, s^1 u. s^2 schuppenartige Deckblätter für die nackte achselständige Samenknospe, welche nur bei s^2 zur Ausbildung gekommen ist, bei s^1 aber als kleine warzenförmige Erhebung (y), als Vegetationskegel einer Knospe, verblieben ist. Das Stengelglied x des Blütenstandes schwillt später an und wird fleischig; die gegenläufige Samenknospe hat zwei Integumente (i), welche jedoch nur an ihrer Spitze getrennt sind, nc der Knospenkern, se der Embryosack, ca die Chalaza, r die Raphe oder das Gefäßbündel der Samenknospe. II Ein halbreifer Samenstand mit 2 ausgebildeten Samenknospen (gm), x das Deckblatt einer fehlgeschlagenen Samenknospe. III Das Staubblatt von *Podocarpus Sellowii*. IV Ein Pollenkorn aus demselben. (I und III sind 10mal, IV ist 200mal vergrößert, II dagegen ist in natürlicher GröÙe dargestellt.)

Fig. 223. (*Picea vulgaris*) Eine junge Samenschuppe (b) mit ihrem Stützblatt (a) von einem Zapfen, welcher noch innerhalb seiner Knospendeckschuppen lag (21. Mai 1853), d die Ablösungsstelle vom Zapfen, gm die Samenknospe, x der einfache Knospenmund derselben. (Vergrößerung 15 mal.)

Fig. 224. *Araucaria brasiliensis*. Schuppen des weiblichen Blütenstandes oder des jungen Zapfens zur Blüthenzeit. I Eine Schuppe, deren Samenknospe x nicht ausgebildet wurde, von oben gesehen. II Eine Schuppe mit ausgebildeter Samenknospe im Längsschnitt, x der Knospenmund. III Eine derartige Schuppe von oben gesehen. IV Der Theil x der Schuppe I im Längsschnitt (8mal vergrößert), nc der Knospenkern der angelegten Samenknospe, is deren einfaches Integument.

Fig. 225. Samenstand von *Cycas revoluta*. (5 mal verkleinert.) x Reifer Same.

Regelmäßig nennt man eine Blüthe, wenn:

1. die Zahl der Glieder aller Blattkreise einander gleich ist,
2. wenn alle Glieder desselben Blattkreises eine gleiche Größe und Ausbildung erlangen.

Der Fruchtknoten darf, selbst wenn er aus reinen Blattorganen entstanden ist, hier nicht mit in Rechnung gebracht werden, weil die Zahl seiner Glieder bei übrigens regelmäßigen Blüthen sehr häufig den vorhergehenden Blattkreisen nicht entspricht.

Regelmäßige Blüthen finden wir vorzugsweise in der vierten und in der fünften Classe des Linnéischen Systems, z. B. bei *Ilex* u. *Evo-*
nymus, wo 3 viergliedrige Blattkreise, Kelch, Blumenkrone und Staub-

fäden, vorkommen und der vierfächerige Fruchtknoten überdies so gebaut ist, daß seine wandständigen Samenträger, welche, mit den Mittelsäulchen vereinigt, die Scheidewände bilden, so gestellt sind, daß sie sehr wohl als einwärts geschlagene Ränder eines vierten mit den Staubfäden abwechselnden Blattkreises betrachtet werden können, desgleichen bei *Oenothera* (Fig. 226) mit einem doppelten Staubblattkreise. Dann für die fünfte Classe bei *Linum*, wo 3 fünfgliederige Blattkreise, Kelch, Blumenkrone und Staubblätter, mit ihren Gliedern alternirend, auf einander folgen und der fünfächerige Fruchtknoten nach der Lage seiner wandständigen, durch das Mittelsäulchen vereinigten Samenträger sehr wohl als vierter fünfgliederiger Blattkreis angesehen werden kann; ferner bei *Vitis* und *Staphilea*, wo jedoch auf 3 fünfgliederige Blattkreise ein zweifächeriger

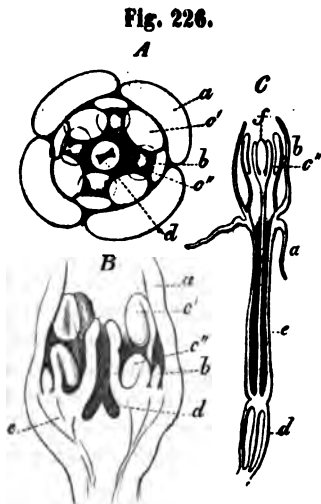
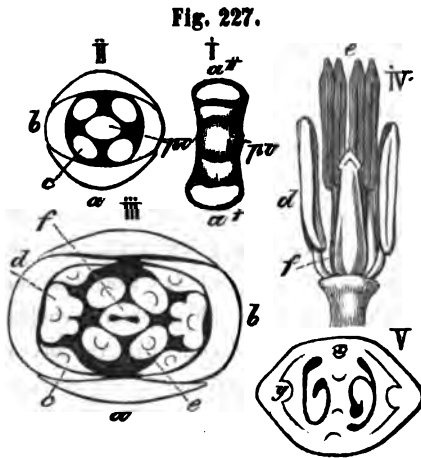


Fig. 226. *A* Querschnitt einer sehr jungen Blütenanlage der *Oenothera muricata*, *a* Kelchblätter, *b* Blumenblätter, *c'* und *c''* Antheren des ersten und des zweiten Staubfadenkreises, *d* Anlage des Fruchtknotens. *B* Längsschnitt desselben Entwicklungszustandes, *d* die Fruchtknotenöhle, *e* der Theil, welcher später die Kelchröhre bildet. (*Vergrößerung* 40mal.) *C* Längsschnitt einer Blume zur Blüthezeit (natürliche Größe), *f* die Narben. Die übrigen Buchstaben wie oben.

Fruchtknoten folgt, der, wie bei *Anchusa* und *Borrago*, mit zwei wandständigen Samenträgern, aus 2 Fruchtblättern entstanden ist. Als Beispiele regelmäßiger Blüten der Monocotyledonen mögen die Irideen mit 4 dreigliedrigen alternirenden Blattkreisen, wovon die beiden äußeren die Blüthenhülle, der dritte Blattkreis die 3 Staubfäden und der letzte die 3 Narben bildet, gelten (*Gladiolus segetum*).

Während der Kreis der Kelchblätter und der Blumenblätter nur in seltenen Fällen, z. B. bei *Berberis* und bei *Epimedium*, wo sowohl ein doppelter Kelch als auch eine doppelte Blumenkrone vorhanden ist, doppelt auftritt, erscheinen die Staubblätter vielfach in mehreren Kreisen; so als doppelter Kreis bei *Monotropa*, bei *Berberis*, bei *Geranium*, bei *Ruta*, bei *Oenothera* (Fig. 226), bei *Lythrum*, bei *Luzula*, bei *Colchicum*, bei *Chamaerops*, ferner bei den Liliaceen und bei den Amaryllideen u. s. w. Mehr als zwei Staubfadenkreise endlich finden wir bei den Rosaceen, bei den Ranunculaceen, den Anonaceen, den Nymphaeaceen, den Butomeen u. s. w. — Wenn in der fertigen Blüthe doppelt oder dreimal so viele Staubblätter als Blumenblätter vorhanden sind, darf man, durch die Analogie zahlreicher Fälle gestützt, wohl mit ziemlicher Gewissheit einen doppelten oder einen dreifachen Staubfadenkreis annehmen; wenn dagegen mehr Staubblätter als Blumenblätter vorhanden sind, die Zahl beider aber zu einander in keinem geraden Verhältniß steht, wie z. B. bei den Cruciferen und bei *Cleome*, wo 4 Kelchblätter und 4 Blumenblätter, aber 6 Staubfäden vorkommen (Taf. IX. Fig. 89), so läßt sich ohne die Entwicklungsgeschichte nichts entscheiden. Es sind hier zwei Fälle möglich: 1. können zwei vollzählige Staubfadenkreise der Anlage nach vorhanden sein, von denen jedoch die Ausbildung des einen oder anderen Staubfadens unterbleibt; 2. kann schon die Zahl der Elemente eines Blattkreises der Blüthe ursprünglich größer oder kleiner als im vorangehenden Blattkreise ausfallen. Der letztere Fall scheint bei *Cleome* aufzutreten, wo auf 4 Kelch- und 4 Blumenblätter 6 Staubblätter folgen, er ist ferner von mir für *Impatiens* und für *Balsamina* (Fig. 192. p. 289) nachgewiesen, wo auf 4 Kelchblätter 4 Blumenblätter folgen, welche ihrer Stellung nach das Verkümmern einer fünften wahrscheinlich machen, und darauf 5 Staubblätter auftreten. Hier hätten wir somit einen allmäligen Uebergang vom 4blättrigen Kelch zum 5 gliedrigen Staubfadenkreise. — Bei *Matthiola madeirensis* und, wie ich vermuthet, bei allen Cruciferen, besteht der Kelch aus einem

doppelten zweigliedrigen Blattkreise, der auch bei der ausgebildeten Blüthe noch durch die Stellung der Kelchblätter auf ungleicher Höhe sichtbar ist. Der folgende Blattkreis, die Blumenkrone, tritt darauf viergliederig hervor, der auf sie folgende Staubblattkreis ist wieder



zweigliedrig, ihm folgt ein viergliederiger Staubblattkreis und ein zweigliedriger Fruchtblattkreis beschließt die Blüthe. Sowohl die Elemente des zweigliedrigen als auch der viergliederigen Blattkreise alterniren mit einander (Fig. 227). Die wandständigen Samenträger entstehen hier nicht, wie sonst allgemein, aus den Rändern der Fruchtblätter, sondern aus der Mitte der

letzteren. — Interessant ist das Abwechseln der zwei- und viergliederigen Blattkreise¹⁾. — Nicht minder interessant erscheint auch die Stellung der Theile in der Laurineenblüthe, wo bei *Persea* (Fig. 210. p. 303) auf einen 3gliederigen Kelch eine 3gliederige Blumenkrone folgt und

Fig. 227. *Matthiola madeirensis*. I Der erste Anfang der Blüthe. Um den centralen Vegetationskegel der Blüthenachse sind 2 Blattorgane a^1 und a^2 entstanden. II Ein weiteres Stadium. Nachdem abermals ein zweigliedriger Blattkreis (b) erschienen ist, hat sich ein viergliederiger Blattkreis (c) gebildet, aus dem die 4 Blumenblätter hervorgehen, während a und b die Kelchblätter bilden. III Ein weiterer Zustand der Blüthenentwicklung. Auf dem viergliederigen Blumenblattkreis ist der erste zweigliedrige Staubblattkreis d erschienen, dem ein viergliederiger Staubblattkreis e gefolgt ist, bis endlich ein zweigliedriger Fruchtblattkreis f den Entwicklungszyclus beschließt. In dieser Blüthe wechseln demnach zwei- und viergliederige Blattkreise mit einander. IV Die inneren Theile der Blüthe von der Seite gesehen, zwei der Staubfäden e sind entfernt. Die Bezeichnung wie oben. V Querschnitt durch den Fruchtknoten zur Blüthezeit, x die Mitte des Fruchtblattes, aus welcher sich die Scheidewand gebildet hat, y der Theil des Fruchtblattes, welcher dem Rande desselben entsprechen würde. (I und II 60 mal, III 30 mal, IV 6 mal und V 40 mal vergrößert.)

¹⁾ Ich werde gelegentlich die Entwicklungsgeschichte der Blüthe von *Matthiola* ausführlicher besprechen.

dann zwei 3gliederige Staubblattkreise hervortreten, denen ein 6gliederiger Kreis von Nebenstaubfäden folgt, worauf wieder abwechselnd ein 3gliederiger Staubblattkreis und ein eben so viel gliederiger Kreis von Nebenstaubfäden den Fruchtknoten umgiebt. Auch hier wird, wie es scheint, ein Blattkreis verdoppelt.

Ferner kommen hier noch die Fälle in Betracht, wo zahlreiche Staubfäden am Grunde vereinigt sind und so entweder mehrere Bündel bilden, wie bei *Hypericum*, oder wo sie als zusammengesetzte Staubblätter auftreten, wie bei *Calothamnus* (Fig. 187. p. 283). Wenn man hier von Blattkreisen reden will, so muß man bei *Hypericum* die 3 Bündel, bei *Calothamnus* aber die 4 zusammengesetzten Staubblätter als einem Blattkreise angehörig betrachten, was auch mit der Entwicklungsgeschichte vollkommen übereinstimmt. *Calothamnus* gehört demnach zu den regelmäßigen Blüten mit 3 viergliederigen Blattkreisen, welche dem Kelch, der Blumenkrone und den Staubblättern entsprechen.

Unregelmäßig wird eine Blüthe in der Regel dann erst genannt, wenn entweder die Zahl der Glieder zweier aufeinander folgender Blattkreise sich nicht gleich ist, oder wenn das eine oder das andere Glied desselben Blattkreises einen anderen Grad der Ausbildung als die übrigen erlangt hat.

Die Zahl der Glieder zweier aufeinander folgender Blattkreise kann aber aus zwei Gründen, nämlich 1. schon ursprünglich, bei *Impatiens Balsamina*, *Cleome*, *Mattiola*, *Persea* oder 2. durch Verkümmern ungleich ausfallen. So verkümmern bei den Labiäten und Orobanchen von 5, der Anlage nach vorhandenen, Staubfäden für *Salvia* regelmäßig drei, für *Orobanche* nur einer; bei den *Musaceen* aber bilden sich von 6 der Anlage nach vorhandenen Staubblättern nur 5 zu Antheren aus (p. 294) und bei *Mangifera* wird von 5 Staubblättern nur eines ausgebildet (p. 305).

Wie wenig man aber für die Zahlen- und Stellungsverhältnisse der Blüthe auf die Analogie vertrauen darf, beweisen die Orchideen. Während nämlich bei allen übrigen deutschen Gattungen dieser Familie die beiden ersten Blattkreise dreigliederig sind, ist bei *Cypripedium Calceolus* der erste Blattkreis schon ursprünglich zweigliederig und erst der folgende wird dreigliederig. Noch auffallender schwanken die Zahlenverhältnisse bei den Blüten der *Ficus*-Arten, wo *Ficus Carica* und *F. elastica* eine 4blättrige Blüthenhülle, wie es scheint aus einem Blattkreise entstanden, und 4 Staubfäden besitzt, während *Ficus stipulata*

eine 4blättrige Blüthenhülle, aus zwei zweigliederigen Blattkreisen hervorgegangen, und zwei Staubfäden zeigt und *Ficus comosa* gar eine dreigliederige Blüthenhülle und nur einen Staubfaden besitzt (Fig. 320. p. 320). Für die Blüthenhülle der weiblichen Blüthe kehren bei den 3 genannten Feigenarten dieselben Zahlenverhältnisse wieder. Bei *Ficus Carica* erscheinen nicht selten auch Zwitterblüthen.

Mit der Annahme des Verkümmerns oder Fehlschlagens ist früher ein grosser Mißbrauch getrieben worden; man bemühte sich alle Blüthen, zum wenigsten in ihrer Anlage, auf einen regelmässigen Plan zurückzuführen, benutzte dazu aber nicht immer den hier allein zuverlässigen Weg der Entwicklungsgeschichte, sondern folgerte häufig aus der Analogie mit verwandten regelmässigen Blüthen; oder nahm diejenigen Mißbildungen, wo zum Beispiel eine normal unregelmässige Blüthe durch eine gleiche Ausbildung ihrer Theile wieder regelmässig geworden war, zu Hülfe. Solche Mißbildungen können zwar an der Hand der Entwicklungsgeschichte sehr lehrreich werden; ohne die

Fig. 228.



letztere darf man ihnen dagegen nicht zu viel vertrauen, da abnorme Zahlen- und Stellungenverhältnisse auch bei der regelmässigen Blüthe nicht selten vorkommen (p. 333) und die Mißbildungen überhaupt immer nur als Fälle ausser der Regel betrachtet werden dürfen. Die Blüthe des Zuckerrohrs mag hier als Beispiel dienen. Dieselbe hat normal nur 3 Lodiculae, welche als zweiter Blattkreis der Grasblüthe den Blumenblättern entsprechen (Fig. 228). Die eine Lodicula (*x*), welche bei der Mehrzahl der Gräser nicht ausgebildet ist, erscheint hier länger und pfriemenförmig entwickelt. Nicht selten kommen aber auch 4 Lodiculae und zwar 2 kurze und 2 lange vor, worauf dann immer 4 Staubfäden folgen. Desgleichen

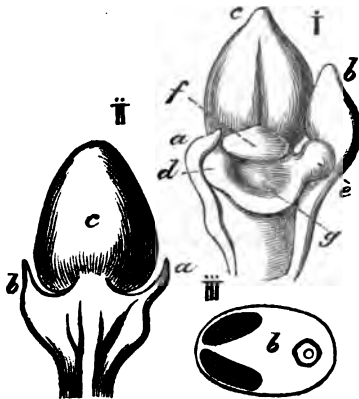
Fig. 228. Die Blüthe von *Saccharum officinarum*. 1 Grundriss der Blüthe aus einem Querschnitt durch die junge Knospe, *a* das äussere der Achse des Aehrenchens abgewendete Blatt mit 2 Spitzen und 2 Gefässbündeln, das zweite Blatt, ihm gegenüberliegend, mit einfacher Spitze und centralem Gefässbündel,

hat die normale Blüthe nur 2 Narben, häufig sind aber auch 3 Narben und gar nicht selten 4 Narben entwickelt, welche übrigens, so weit ich beobachtet habe, in diesem Falle immer zweien mit einander verwachsenen Fruchtknoten angehören und darum auch zwei Samenknospen besitzen.

Wenn die Glieder zweier aufeinander folgender Blattkreise nicht miteinander abwechseln, sondern einander vorgestellt erscheinen, so nahm man früher vielfach das Verkümmern oder Fehlschlagen eines dazwischen liegenden ganzen Blattkreises an. Nun zeigt aber die Entwicklungsgeschichte, in allen mir bekannten Fällen dieser Art, nirgends eine Spur eines der Anlage nach vorhandenen, aber später verkümmerten, dazwischen liegenden Blattkreises. Ich kann deshalb diese Ansicht nicht theilen, sowie ich überhaupt in der Regelmäßigkeit der Blüthe kein durchgreifendes Gesetz zu erkennen vermag. Bei *Manglesia* und bei *Alnus* stehen nämlich die 4 Staubblätter den 4 Perigonblättern gegenüber; bei *Rhamnus*, bei *Ceanothus*, bei *Celosia* und *Beta* stehen wieder 5 Antheren den 5 Blumenblättern gleichfalls gegenüber; bei *Ardisia excelsa* wechseln 5 Kelchblätter mit ebenso vielen Blumenblättern ab, während die 5 Staubblätter den letzteren vorgestellt sind und doch ist in allen diesen Fällen von einem dazwischen liegenden verkümmerten Blattkreise nichts zu finden. Für *Epimedium*, wo die Glieder sämtlicher 5 Blattkreise einander gegenüberstehen, fehlt mir leider die Entwicklungsgeschichte. Bei den Orchideen (mit Ausnahme von *Cypripedium*) darf man nach der Entwicklungsgeschichte 4 dreigliedrige Blattkreise annehmen; die beiden ersten Blattkreise sind vollzählig, sie bilden die sechsbältrige Blüthenhülle, von dem dritten Blattkreis wird dagegen normal nur 1 Staubfaden ausgebildet (bei *Limodorum* entwickeln sich bisweilen alle 3); die Glieder dieser 3 Blattkreise wechseln miteinander ab, dagegen stehen die 3 Narbenblätter, welche dem vierten Kreise angehören, den Staubblättern gegenüber. In der Regel gelangt nur eine *c* das dritte Blatt, *b* gegenüberliegend mit 2 Spitzen und 2 Gefäßbündeln, *dd* die beiden seitlichen Lodiculae, *s* die dritte Lodicula von pfriemenförmiger Gestalt, *e* eins der 3 Staubblätter, *f* die Anlage zum Fruchtknoten. II Die Blüthe so auseinandergelegt, daß ihre Theile deutlich sichtbar sind; die 3 Blätter der Blüthenhülle sind abgelöst. (I ist 60mal und II 10mal vergrößert.) Die 3 Blätter *a*, *b* u. *c* entsprechen 5 Blättern zweier 3gliederiger Blattkreise, deren sechstes Blatt nicht ausgebildet ist. (Ueber die Entwicklungsgeschichte der Blüthe des Zuckerrohrs werde ich nächstens ausführlicher reden.)

dieser Blattanlagen, und zwar diejenige, welche dem ausgebildeten Staubblatte vorgestellt ist, zur Ausbildung; wenn sich dagegen bei *Limodorum* 3 Antheren ausbilden, so gelangen auch 3 Narbenblätter zur Entfaltung; die seitlichen Antheren sind in diesem Falle meistens nur halb ausgebildet und deshalb nur zweifächerig; noch häufiger bildet sich nur das eine der seitlichen im normalen Falle unentwickelten Staubblätter zur zweifächerigen Anthere aus, wo alsdann auch das vor ihm liegende Narbenblatt zur Entfaltung gelangt (Fig. 229).

Fig. 229.



Während bei der Bildung des Fruchtknotens sowohl die Zahlen-, als danach auch die Stellungen-Verhältnisse, selbst in sonst regelmäßigen Blüten, von denen der vorhergehenden Blattkreise vielfach abweichen, ist dagegen die Zahl u. die Stellung der wandständigen Samenträger eines Fruchtknotens zu seinen Narben sehr constant und kenne ich bis jetzt nur eine Ausnahme. Die Zahl der wandständigen Samenträger entspricht immer der Zahl der Narben und ihre Stellung wechselt immer mit den Narben, nur die Cruciferen machen eine Ausnahme, indem die Scheidewand des Fruchtknotens hier aus der Mitte der beiden Fruchtblätter hervorgegangen ist, während in allen anderen Fällen die wandständigen Samenträger immer den einwärts geschlagenen Rändern der Fruchtblätter entsprechen, wobei selbst der unterständige Frucht-

knotens zu seinen Narben sehr constant und kenne ich bis jetzt nur eine Ausnahme. Die Zahl der wandständigen Samenträger entspricht immer der Zahl der Narben und ihre Stellung wechselt immer mit den Narben, nur die Cruciferen machen eine Ausnahme, indem die Scheidewand des Fruchtknotens hier aus der Mitte der beiden Fruchtblätter hervorgegangen ist, während in allen anderen Fällen die wandständigen Samenträger immer den einwärts geschlagenen Rändern der Fruchtblätter entsprechen, wobei selbst der unterständige Frucht-

Fig. 229. *Limodorum abortivum*. I Der Staubblatt- und der Narbenblattkreis der Blüthe von vorn gesehen; a und b die beiden seitlichen Blätter des Staubblattkreises, welche normal nicht zur Ausbildung kommen, sondern wie bei a verbleiben, während b im vorliegenden Falle eine halbe (zweifächerige) Anthere (III) gebildet hat; c die normal immer ausgebildete, vollkommene (vierfächerige) Anthere, d und e die beiden seitlichen Narbenblätter, welche normal als kleine Warzen wie bei d verbleiben, während sich bei e das Narbenblatt mehr entwickelt hat, f das normal immer ausgebildete Narbenblatt, g die secernirende Oberfläche des Grundtheils der Narbe. II Die 3 Staubblätter bei normaler Ausbildung in der Rückenansicht. III Querdurchschnitt der Anthere I b. (I und II 6mal, III 8mal vergrößert.)

knoten keine Ausnahme macht. Als Beispiele die Cupuliferen, die Betulinen, die Ulmaceen, die Onagrarien, die Cucurbitaceen, die Monotropeen, die Pyrolaceen, die Orchideen, und sogar *Opuntia*, weshalb ich auch die wandständigen Samenträger, deren Abhängigkeit von den Blattorganen, welche die Narben bildeten, unverkennbar ist, nicht als Stammorgane, sondern als dem Blatte verwandte Gebilde betrachten muß (p. 319), welche Ansicht durch den Fruchtknoten von *Pereakia* unterstützt wird. Bei *P. aculeata* besteht nämlich der Fruchtknoten aus einem besonderen Gebilde, welches wahrscheinlich einem einzigen Fruchtblatte entspricht und nur einen oder zwei Samen umschließt, selbst aber von dem Gewebe des Stammtheils, das bei *Opuntia* die Fruchtknotenwandung bildet, umschlossen wird. Hier ist der Blattfruchtknoten von dem äußeren Theile, der dem Stamme angehört, getrennt, bei *Opuntia* dagegen sind beide miteinander verbunden.

In vielen Fällen ist auch die Zahl der Theile in der Blüthe überhaupt für dieselbe Pflanze nicht constant, so zeigen die seitenständigen Blüthen von *Monotropa* viergliedrige Blattkreise, während die endständige Blüthe in der Regel fünfgliedrige Kreise besitzt; bei *Adoxa moschatellina* sind umgekehrt die Seitenblüthen fünfgliedrig und die Endblüthe ist viergliedrig, bei den Laurineen (*Persea indica*) sind dreigliedrige Blüthen normal, aber viergliedrige nicht selten; ebenso hat die männliche Blüthe von *Ficus stipulata* normal zweigliedrige, nicht selten aber auch dreigliedrige Blattkreise. Der Fruchtknoten der Eiche hat in der Regel 3, häufig jedoch nur 2 Narben und in diesem Falle nur 2 wandständige Samenträger; bei der echten Kastanie kommen 3 bis 7 Narben und dem entsprechend ebenso viele Samenträger vor. Die Zahl der Antheren wechselt gleichfalls sowohl in der männlichen Blüthe der Eiche als auch der Buche, es finden sich 5—15 Staubblätter. Die männliche Blüthe von *Colocasia antiquorum* besteht aus 2, häufiger aus 3 miteinander verbundenen Staubblättern; die weibliche Blüthe aber, als nackter Fruchtknoten, läßt nach der Zahl ihrer wandständigen Samenträger eine Entstehung aus 3, aber auch aus 4 und 5 Fruchtblättern erkennen. Die männliche Blüthe von *Pandanus odoratissimus* endlich besteht aus einer Blüthenachse, um welche Staubfäden in unbestimmter Zahl versammelt sind.

Man hat die Zahl und die regelmäßige Stellung der Blattorgane in der Blüthe, wie überhaupt am Stamme, bisweilen durch die An-

ordnung und den Verlauf der Gefäßbündel zu erklären versucht, was allerdings für manche Fälle einzutreffen scheint, wogegen aber zu bedenken ist, daß 1. auch bei Pflanzen, welchen die Gefäßbündel fehlen, eine sehr regelmäßige Stellung der Blätter vorhanden ist, z. B. bei den Lebermoosen, und 2. daß sogar Pflanzen, deren Blattstellung an den vegetativen Zweigen so einfach und constant wie nur möglich ist, z. B. *Arceuthobium Oxycedri*, in der Blüthe von der bis dahin befolgten Regel abweichen. Bei *Arceuthobium* trägt nämlich jedes vegetative Stengelglied 2 gegenständige schuppenartige Blätter (Fig. 147. p. 129) mit einem einzigen Gefäßbündel, und wechseln die beiden Blätter in den sich folgenden Stengelgliedern miteinander ab; die männliche Blüthe dagegen besteht aus 3 Staubblättern und jedes derselben hat sein Gefäßbündel (Fig. 204. p. 299). Wäre der regelmäßige Verlauf der Gefäßbündel wirklich die Ursache der Blattstellung, so müßte die männliche Blüthe hier 2, aber nicht 3 Staubblätter besitzen. Ich möchte deshalb umgekehrt vermuthen, daß die Weise, nach welcher unter dem Vegetationskegel die Blattanlagen entstehen, für den Verlauf der Gefäßbündel bedingend ist, indem das Gefäßbündel, durch das jugendliche Gewebe der Blattanlage ernährt, derselben zu folgen gezwungen wird. Worin aber gesetzmäßig die Ursache einer regelmäßigen Stellung der Blattanfänge unter dem Vegetationskegel zu suchen ist, vermag unsere jetzige Wissenschaft noch nicht zu erklären.

Ob man die Blattkreise einer Blüthe als wirkliche Wirtel, wo alle Blätter eines Kreises miteinander auf durchaus gleicher Höhe stehen, betrachten will, oder ob man in einigen Fällen in jedem Blattkreis die Windung einer unterdrückten Spirale zu sehen beliebt, ist ziemlich gleichgültig und für manche Fälle kaum zu entscheiden. — Bei Pflanzen, deren Laubblätter immer in Wirteln stehen, z. B. bei *Viscum*, *Arceuthobium*, ferner bei den Rubiaceen u. s. w., muß ich auch den Blattkreis der Blüthe als wahre Wirtel betrachten, dagegen mag in anderen Fällen, wo die Laubblätter spiralig am Stamme auftreten, auch in der Blüthe die Annahme einer Spirale mit dicht aufeinander liegenden Windungen zu vertheidigen sein und in der Blätterlage zu einander, desgleichen durch mancherlei Mißbildungen eine Stütze finden.

Während in allen übrigen mir bekannten Fällen die Theile eines jeden Blattkreises ihrer Bedeutung nach einander gleich sind und nur

hier und da, bei den unregelmäßigen Blüthen, der eine oder andere Theil entweder weniger entwickelt wird oder gar nicht zur Ausbildung gelangt, lernen wir in der Blüthe von *Canna* einen Fall kennen, wo die Theile desselben Blattkreises von durchaus verschiedenem Werthe erscheinen.

Die Blüthe von *Canna* hat nämlich 4 dreigliedrige Blattkreise, welche mit einander alterniren; die Theile der 3 ersten Blattkreise sind gleichartig ausgebildet; der erste Kreis wird häufig als Kelch, die beiden folgenden dagegen werden als doppelte Blumenkrone beschrieben. Der letzte Blattkreis besteht aus einem blumenblattartig entwickelten Blatte, das bei einigen Arten lippenartig hervortritt, bei anderen dagegen fehlen kann; das zweite Blatt wird zum Staubblatt, welches aber nur an einer Seite einen zweifächerigen Staubbeutel trägt, an der anderen Seite dagegen blumenblattartig verbleibt; das letzte Blatt endlich wird zum Staubweg, die Spitze desselben

Fig. 230.



vertritt die Stelle der Narbe, der Staubwegcanal liegt ganz nach der einen Seite hin, er führt als einfache Röhre in den dreifächerigen Fruchtknoten (Fig. 230)¹⁾.

Außer den soeben besprochenen Zahlen- und Stellungs-Verhältnisse

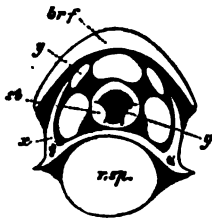
sind noch die sogenannten Verwachsungen einzelner Theile oder mehrerer Blattkreise mit einander zu betrachten. Durch dieselben, sowie durch eine ungleiche Ausbildung der Theile eines Blattkreises, kann

Fig. 230. *Canna* Spec. i Querdurchschnitt durch eine halb ausgebildete Blüthenknospe, 1—3 die Blätter des äußeren Kreises, 4—6 die Blätter des inneren Kreises der Blumenkrone, 7—9 die Blätter des letzten Blattkreises der Blüthe; 7 ist blumenblattartig ausgebildet und tritt in der offenen Blüthe lippenartig hervor; 8 ist zum Staubblatt mit einer zweifächerigen (halben) Anthere geworden, während die andere Hälfte des Blattes blumenblattartig geblieben ist; 9 bildet den Staubweg, mit seitlich gelegnem Staubwegcanal. (Vergrößerung 15 mal.) ii Das Staubblatt und der Staubweg einer solchen Knospe isolirt.

¹⁾ SCHLEIDEN hat eine Entwicklungsgeschichte der Blüthe von *Canna* gegeben. Grundzüge Taf. II. Fig. 12—20.

eine der Anlage nach regelmäßige Blüthe unregelmäßig werden. Wie ich schon früher bemerkt habe, findet in diesem Falle nur gar selten eine wirkliche Verwachsung statt, es unterbleibt vielmehr frühzeitig eine Trennung der Theile. Das zweinervige, dem ersten Blattkreise angehörige Blattorgan der Grasblüthe, die *Palea superior* der Autoren, entsteht z. B. aus 2 Blattanlagen, welche nur an der Spitze getrennt sind, sich später aber als ein Ganzes aus dem Blüthengrund hervorgeschoben haben (Fig. 231).

Fig. 231.



Die beiden seitlichen, tief getheilten Blumenblätter der Balsamine entsprechen ebenfalls je 2 Blumenblättern, welche in derselben Weise später ungetrennt hervorgeschoben wurden (Fig. 192. p. 289). Die nicht getrennt-blättrige Blumenkrone, die *Corolla gamopetala* überhaupt, hat sich gleichfalls, nachdem ihr getheilter Rand angelegt war, als Röhre erhoben, ja sie trägt häufig (bei den Borragineen) noch die Staubfäden (Fig. 195. p. 294), welche in einer bestimmten Höhe aus der Blüthenröhre hervorzugehen scheinen. Ursprünglich stehen diese Staubblätter, wie überall, auf dem Blüthen Grunde, sie werden erst später durch die Bildung der Blüthenröhre mit emporgehoben.

Auch bei *Oenothera* (Fig. 189. p. 285), desgleichen bei *Arachis hypogaea*, entstehen der Kelch, die Blumenkrone und der doppelte Kreis der Staubblätter auf dem Blüthen Grunde, später erhebt sich aber der Theil, welcher diese 4 Blattkreise trägt, zu einer langen Röhre und, was unmittelbar auf dem Blüthen Grunde angelegt wurde, steht später hoch über demselben. Bei den Orchideen, wo die Anthere auf, ja bisweilen scheinbar sogar über der Narbe liegt, entsteht sie ursprünglich unter derselben, sie wird erst mit dem Staubweg emporgehoben. Bei *Stylidium*, wo 2 Antheren auf der Narbe sitzen, welche von einem langen Staubweg getragen wird, lehrt die Entwicklungsgeschichte dasselbe; die Antheren werden auch hier erst durch die Verlängerung des Staubwegs mit emporgehoben (p. 322).

Fig. 231. Schematischer Grundriss der Grasblüthe von *Agropyrum*. *rsp* die Spindel der Spicula, *brf* das Deckblatt (*palea inferior*), *x* die *Palea superior*, aus zwei Blattanlagen hervorgegangen, *y* die Lodiculae, *st* die Narben, *g* die Samenknoepe. *Holcus saccharatus* hat zwei vollzählige Kelchkreise und 3 Lodiculae; bei *Saccharum* fehlt das einfache Blatt des inneren Kelchkreises.

Eine ungleiche Ausbildung getrennter Blüthenheile sehen wir bei den Orchideen, wo ein Blatt des zweiten Kreises zur Lippe wird, welche häufig nach der anderen Seite hin noch einen Sporn entwickelt (Fig. 193. p. 293), ferner bei *Aconitum*, bei *Delphinium*¹⁾ u. s. w. Durch eine ungleiche Ausbildung nicht getrennter Blüthenheile entsteht ebenfalls die sogenannte lippenförmige oder rachenförmige Blumenkrone der Personaten, bei welcher nicht selten, z. B. bei *Linaria*, nach der einen Seite, demnach für ein bestimmtes Blumenblatt, noch überdies die Bildung eines Sporns auftritt. Die ungleiche Länge des Staubfädenträgers ist bei diesen Blüthen und bei den Cruciferen gleichfalls zu berücksichtigen; Linné erhob sie bekanntlich zum Charakter seiner 14ten und 15ten Klasse.

Die sogenannten gefüllten Blüthen gehören, streng genommen, unter die Rubrik der Monstrositäten; es sind nämlich Blüthen, welche von ihrem normalen Bau abgewichen sind, und zwar so, daß bestimmte Blattkreise der Blüthe, welche normal nicht als Blumenblätter ausgebildet werden, hier als solche verwerthet sind. In der Regel entstehen die gefüllten Blüthen auf Kosten der Staubblätter, seltener durch Vermehrung der Blattkreise. Derjenige Blattkreis, welcher normal Antheren ausbilden mußte, wird dann als zweiter Blumenblattkreis entfaltet. Besitzt nun eine Blüthe nur einen einzigen Staubblattkreis, so fehlen in solchem Falle die Antheren gänzlich, und die Blüthe ist, wenn sie nicht durch eine andere normal entwickelte Blüthe derselben Art bestäubt wird, unfruchtbar. In selteneren Fällen werden auch Fruchtblätter, welche normal ebenso viele einfächerige Fruchtknoten bilden mußten, blumenblattartig entfaltet. Bei einer *Ranunculus*-Art sah ich diese Mißbildung; die normal entwickelten einzelnen Fruchtknoten waren von einem Kranze blumenblattartiger Blättchen umgeben, während die eigentliche Blumenkrone durch die vorhandenen Staubfäden von dieser inneren Blumenkrone getrennt wurde. Umgekehrt ist der Uebergang der Staubblätter in Fruchtblätter, in seltenen Fällen, und zwar für den Mohn, bekannt²⁾.

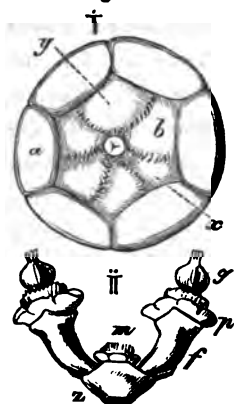
¹⁾ A. BRAUN, über den Blütenbau der Gattung *Delphinium*. PRINGSHEIM'S Journal Bd. I.

²⁾ v. MOHL, Umwandlung der Anthere in Carpell. v. MOHL'S vermischte Schriften p. 28. — KLOTZSCH, Umwandlung des Carpells in ein Staubgefäß. Bot. Zeit. 1846. p. 889. — GÖPPERT, über metamorphosirte Mohnköpfe. Bot. Zeit. 1850. p. 664. — v. SCHLECHTENDAL, über Mißbildungen der Frucht von *Papaver*. Bot. Zeit. 1845. p. 6. u. s. w.

Sowohl Kelch als Blumenkrone können fehlen, z. B. bei der männlichen und weiblichen Blüthe von *Colocasia* (Fig. 201. p. 297), desgleichen bei der männlichen Blüthe von *Pandanus*, ferner bei der Zwitterblüthe von *Hippuris* und *Fraxinus excelsior*, wogegen die Zwitterblüthe von *Fraxinus Ornus* sowohl einen Kelch als auch eine Blumenkrone besitzt.

Die Zwitterblüthe wird oftmals durch Verkümmern ihrer Staubfäden zur weiblichen, oder durch Verkümmern ihres Fruchtknotens zur männlichen Blüthe; bei gewissen Pflanzen dagegen sind getrennte Geschlechter constant. Die beiden ersten Blüthen der *Spicula* von *Agropyrum giganteum* haben in der Regel keine Anthere, die Mehrzahl der Blüthen von *Carica Papaya* hat keinen Fruchtknoten¹⁾; bei *Ficus*

Fig. 232.



Carica kommen männliche und weibliche Blüthen, aber auch Zwitterblüthen in demselben Blüthenstande vor (p. 320). Bei *Musa sapientum*, *M. paradisiaca* u. s. w. nimmt die Ausbildung des unterständigen Fruchtknotens an demselben Blüthenstand mehr und mehr ab und unterbleibt zuletzt gänzlich. Bei *Euphorbia canariensis* steht dagegen constant eine männliche Blüthe zwischen zwei Zwitterblüthen (Fig. 232).

Die Lage der äußeren Blüthentheile, d. h. des Kelches und der Blumenkrone, zu einander in der ihrem Aufbrechen nahen Blüthenknospe wird *Aestivatio* oder *Praeefloratio* genannt. Dieselbe richtet sich einestheils nach der Zahl und Stellung der vorhandenen Blattorgane und anderentheils nach dem Raum, den selbige in der geschlossenen Knospe finden, es kommen somit hier dieselben

Fig. 232. *Euphorbia canariensis*. I Eine der Seitenblüthen von oben gesehen, a die 6 Blattorgane des ersten Blüthenhüllkreises mit einer *Aestivatio valvata*, b die 6 Blattorgane des zweiten Kreises, bei welchem das Blatt *s* an beiden Rändern bedeckt, das Blatt *y* dagegen mit beiden Rändern frei liegt, während die 4 anderen einen freien und einen bedeckten Rand zeigen. II Der Blüthenstand der kurzen Achse *z*, welche eine männliche Mittelblüthe (*m*) und zwei seitliche Zwitterblüthen trägt; die Mittelblüthe erhebt sich nicht, die Achse (*f*) der beiden Seitenblüthen dagegen steigt empor, *p* der Rand der Blüthenhülle, *g* der Fruchtknoten, welcher über dieselbe hervortritt. (1 6 mal vergrößert.)

¹⁾ Bei *Carica cauliflora* habe ich nur weibliche Blüthen gesehen.

Bedingungen vor, welche wir bereits für die Laubknospe (p. 124) näher betrachtet haben. Für die Blüthenknospe unterscheidet man nun insbesondere folgende Arten der Knospenlage:

1. *Aestivatio valvata*, wenn sich die Ränder berühren ohne sich zu decken; der äußere Blattkreis von *Ophrys*, *Himantoglossum* (Fig. 193. p. 293), *Gymnadenia*, *Corallorhiza*, *Epipogon*, die beiden Blattkreise des Perigons von *Curculigo* und *Gladiolus*, der Kelch und die Blumenkrone von *Oreodaphne*, *Persea* (Fig. 210. p. 303) und *Anona squamosa*, der Kelch von *Ceanothus* (Taf. IX. Fig. 39) und *Oenothera* (Fig. 189. p. 285), die Staubblätter von *Arcanthobium* (Fig. 204. p. 299).

2. *A. imbricata*¹⁾, wenn jedes Blatt mit seinem äußeren Rande das Nachbarblatt bedeckt; die Blumenkrone von *Erica* und der Kelch von *Ardisia excelsa* u. s. w.

3. *A. contorta*, eine gedrehte Form der vorhergehenden Knospenlage; die Blumenkrone von *Coffea*, *Carica cauliflora* (Fig. 190. p. 287), desgleichen bei *Gossypium* und den *Gentianen*.

4. *A. plicativa*, wenn sich der Rand der Blätter, aus Mangel an Raum in der Knospe, nach Innen faltet (danach eigentlich nur eine bestimmte Form der *A. valvata* oder *A. imbricata*); die Blumenkrone von *Solanum*, *Datura*, *Convolvulus*. (Fig. 233.)

5. *A. corrugativa*, wenn die Blätter, aus Mangel an Raum in der Knospe, unregelmäßig zerknittert liegen; die Blumenkrone von *Euthales*, *Papaver* und *Chelidonium*.

6. *A. quincuncialis*²⁾, wenn 5 Blätter so liegen, daß zwischen 2 äußeren ganz unbedeckten und zwei inneren ganz bedeckten, ein fünftes so eingeschoben ist, daß es mit seinem Rande eines der inneren Blätter deckt, an der anderen Seite aber von einem äußeren Blatte selbst gedeckt wird. Kelch und Blumenkrone von *Ranunculus*, *Paeonia*, *Visnea* und *Clethra*; der Kelch von *Convolvulus Batatas* (Fig. 233), der Kelch von *Mangifera indica*.

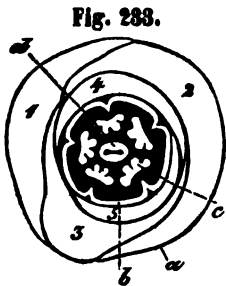


Fig. 233. *Convolvulus Batatas*. Querschnitt durch die junge Blüthenknospe, a der Kreis der Kelchblätter, welche eine *Aestivatio quincuncialis* besitzen (1—5),

¹⁾ Gleichbedeutend mit der *Foliatio semiamplexa* (p. 126). Andere (LE MAOUT) beschreiben die *A. imbricata* mit 1 inneren, 1 äußeren und 3 dazwischen liegenden Blättern.

²⁾ Diese Knospenlage deutet auf eine $\frac{2}{3}$ -Stellung im scheinbaren Blattwirtel; die *A. valvata* läßt keine Spirale vermuthen.

Es ließen sich zwar noch andere Formen der Knospenlage aufstellen, wie dies auch zum Theil geschehen ist, da wir uns hier aber nicht mit der speciellen Morphologie, vielmehr nur mit den allgemeinsten Formen und deren Ableitung aus der Entwicklungsgeschichte beschäftigen, so mögen die gegebenen Typen ausreichen. Uebergänge aus der einen Form in die andere sind sehr häufig; so steht der Kelch der *Ardisia* eigentlich zwischen der *A. valvata* und *imbricata*. Außerdem hat der Kelch oftmals eine andere Knospenlage als die Blumenkrone, woran bei unregelmäßigen Blüten, z. B. bei den Orchideen, die ungleiche Ausbildung der betreffenden Theile Schuld ist (*Himantoglossum*, Fig. 193. p. 293); bei regelmäßigen Blüten aber vielfach die Beschränkung des Raumes für die Ausbildung der Theile der Blumenkrone als Ursache bezeichnet werden darf, was für die *A. plicativa* und *A. corrugativa* Geltung hat. Aber auch abgesehen von diesen Verhältnissen scheinen zweierlei schon durch die Art ihres Entstehens bedingte Stellungsverhältnisse in derselben Blüthe vorzukommen, indem bei *Mangifera indica* der Kelch eine *A. quincuncialis* zeigt, während die Blumenkrone ein inneres ganz gedecktes und ein äußeres ganz unbedecktes, daneben aber 3 Blumenblätter besitzt, welche mit dem einen Rande decken, während der andere Rand selbst gedeckt wird, was bei dem Kelch von *Tropaeolum* in ähnlicher Weise wiederkehrt. (Man vergl. auch *Euphorb. can.* Fig. 242. p. 338.)

Der Blütenstand (Inflorescentia).

§. 75. Verhältnißmäßig selten entsteht nur eine Blüthe am Ende eines Zweiges, mit welcher alsdann, da die Endknospe zur Blüthe geworden, die Vegetation desselben abschließt (*flos solitarius terminalis*), bei *Paris quadrifolia*, *Tulipa*, *Pyrola uniflora*. Schon häufiger erscheinen eine oder mehrere Blüten in der Achsel eines gewöhnlichen Laubblattes (*flores solitarii axillares*), bei *Viola*, *Malva*, *Lavatera*, *Visnea Mocanera*, *Arachis hypogaea*, *Psidium pomiferum*, *Opuntia*. In der Regel aber drängen sich an einem Zweige zahlreiche Blüten zusammen, wobei die Blätter, aus deren Achseln sie hervortreten, wenn solche überhaupt vorhanden sind, in der Gestalt und oftmals auch in der Färbung von den Blättern, welche keine Blüten schützen, verschieden auftreten. Die schützenden Blätter der Blüten werden

b der Kreis der Blumenblätter mit einer *Aestivatio plicativa*, *c* der Kreis der Staubblätter, *d* die Anlage des Fruchtknotens. (Vergrößerung 16mal.)

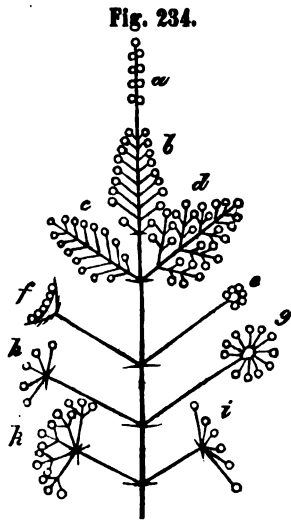
Blütendeckblätter (*bractae*), auch Hochblätter, die Vereinigung zahlreicher Blüten an einem Zweige aber wird Blütenstand (*inflorescentia*) genannt. Wenn ein großes Blatt den letzteren umhüllt, so wird dasselbe als Blütenscheide (*Spatha*)¹⁾ bezeichnet. Die verschiedenen Formen des Blütenstandes werden durch die Art der Verzweigung bedingt und kann man zunächst einfache und zusammengesetzte Blütenstände unterscheiden. Einfach ist ein Blütenstand, wenn nur eine Hauptachse, welche Spindel (*rachis*) genannt wird, vorhanden ist, an welcher die Blüten, kurz oder lang gestielt, auftreten; zusammengesetzt dagegen, wenn sich die Hauptachse durch Bildung von Seitenachsen verzweigt hat und die letzteren, aber nicht selten auch das unverzweigte Ende der Hauptachse, die Blüten tragen. Bei dem einfachen Blütenstande nun kann die Hauptachse kurze oder lange Stengelglieder bilden, sie kann auch eine flächenförmige oder becherförmige Gestalt annehmen, desgleichen können die Stiele der einzelnen Blüten, welche man *pedicelli* nennt, kurz erscheinen, so daß die Blüte sitzend wird (*flos sessilis*) oder sich verlängern, wodurch wir eine gestielte Blüte (*flos pedunculatus*) erhalten. Das Verhalten der Hauptachse und der Blütenstiele zu einander bedingt die Grundformen der einfachen Blütenstände, aus diesen aber lassen sich wieder die zusammengesetzten Blütenstände durch Wiederholung des für die einfachen Formen Geltenden ableiten.

Die 4 Grundformen der einfachen Blütenstände sind: 1. das Köpfchen (*capitulum*), 2. die Dolde (*umbella*), 3. die Aehre (*spica*) und 4. die Traube (*racemus*). Beim Köpfchen und bei der Dolde sind die Stengelglieder der Hauptachse verkürzt, bei der Aehre und Traube sind sie verlängert; beim Köpfchen und bei der Aehre sind die Stiele der Einzelblüte verkürzt, bei der Dolde und Traube sind sie verlängert (Fig. 234).

1. Das Köpfchen ist ein Blütenstand mit sehr verkürzten Stengelgliedern, desgleichen mit kurzgestielten oder sitzenden Blüten. Wenn die Achse mit verkürzten Stengelgliedern hier kugelig anschwillt, so sind die sitzenden Blüten im ganzen Umkreis dieser Kugel versammelt (*e*), beim weiblichen Blütenstand von *Pandanus odoratissimus* und bei *Trifolium pratense*. Wenn sie dagegen flach oder kegelförmig gewölbt

¹⁾ Mit tadelnswerther Inconsequenz hat man nicht selten diesen Ausdruck auch für das Sebratablatt der Einzelblüte, z. B. bei *Narcissus*, *Galanthus*, *Iris* u. s. w. angewendet.

erscheint (\int), so erhalten wir den Blütenstand der Compositen und Dipsaceen, den man *calathidium* auch *anthodium* genannt hat, wo



viele sitzende Einzelblüthen auf einem gemeinsamen Blütenboden (*receptaculum commune*) versammelt sind und von einem aus mehreren Blattkreisen oder Blattspiralen gebildeten gemeinsamen Hüllkelch (*calyx communis*, *involucrum commune*) umgeben werden. Bei den Dipsaceen erscheinen darauf, indem der Kegel der Hauptachse immer länger wird, mit *Dipsacus Fullonum*, die Uebergänge vom Köpfchen zur Aehre. Wenn dagegen die Blütenachse sich flächenartig ausbreitet, so erhalten wir den Blütenstand der *Dorstenia*, wo die Einzelblüthen auf einem flächenartigen *Receptaculum commune* stehen, und von

diesem ist nur ein Schritt zum becherförmigen Fruchtstand der Feige (Fig. 235), welche das *Involucrum commune* an der Mündung des

Fig. 235.

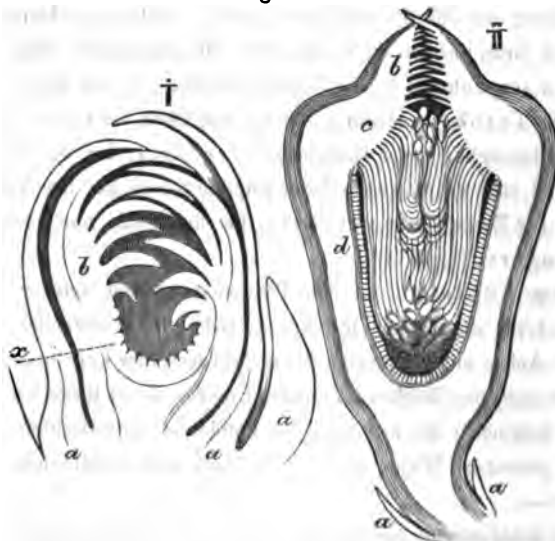


Fig. 234. Die Hauptformen der Blütenstände, schematisch, *a* die Aehre (*spica*), *b* die Traube (*racemus simplex*), *c* die einfach zusammengesetzte Traube,

Bechers trägt. Man hat die beiden letzten Formen *coemanthium* auch *hypanthodium* genannt¹⁾. Bei *Ficus Carica* sind sowohl männliche als weibliche Blüten ungestielt, bei *Ficus stipulata* dagegen wachsen die am inneren Rande des becherförmigen Fruchtstandes sitzenden männlichen Blüten durch Verlängerung ihrer anfangs kurzen Blütenstiele bis zum Grunde des Bechers hinab (Fig. 235. II.). In derselben Familie (bei den Urticeen) haben wir das Köpfchen (bei *Urtica pilulifera* und *Morus*) und die beiden zuletzt besprochenen Blütenstände von *Dorstenia* und *Ficus*.

2. Die Dolde (*umbella*); die Hauptachse mit verkürzten Stengelgliedern, aber mit langgestielten Blüten; die langen Blütenstiele gehen gewissermaßen strahlenartig von einem Punkte aus. Wenn die Hauptachse hier, wie bei der Grundform des Köpfchens, kugelförmig ist und die Blütenstiele sämtlich eine gleiche Länge besitzen, so entsteht ein kugelförmiger Blütenstand (*g*), die *Umbella globosa* vieler *Allium*-Arten. Wenn dagegen die Hauptachse, dem Blütenstand der Compositen und *Dipsaceen* ähnlich, nur nach der oberen Seite Blüten entwickelt, so erscheint die schirmförm-

d die doppelt zusammengesetzte Traube, *e* das Köpfchen (*capitulum*), *f* der Blütenstand der Compositen, *g* die Kugeldolde (*umbella globosa*), *h* die Dolde (*umbella*), *i* die Form der Dolde mit flacher Oberfläche, *k* die zusammengesetzte Dolde.

Fig. 235. Der Blütenstand der Feige. *a* Längsschnitt durch die noch sehr junge Anlage desselben von *Ficus Carica*, *a, a* Knospendeckblätter, unter deren Schutz sich die erste Anlage der Feige in der Achsel eines Blattes bildet, *b* die Blätter des jungen Blütenstandes, in deren Achseln keine Blüten entstehen und welche später die Mündung der Feige verschließen, *x* die Anlage derjenigen Blätter, in deren Achseln darauf die Blüten erscheinen. (25 mal vergrößert.) *n* Längsschnitt durch eine halbreife Feige von *Ficus stipulata*, *c* die Region, welche männliche Blüten bildet; die weiblichen Blüten (*d*) sitzen im ganzen Umkreis der Höhle.

¹⁾ Die junge Feige entsteht aus einer Achselknospe. Zuerst werden an einer kegelförmigen Achse die Blätter gebildet, welche später an der Mündung des Fruchtstandes stehen (*b*) und ihrer Entwicklungsgeschichte nach durchaus dem *Involucrum commune* entsprechen, darauf vertieft sich allmählig die Spitze der Blütenachse und in der Vertiefung entstehen die einzelnen Blüten, und zwar, wie es scheint, vom Rande des Bechers zur Mitte, so daß in seinem Grunde die jüngsten Blüten sitzen (?). Es ist demnach die hier und da verbreitete Ansicht, nach welcher der Blütenstand von *Ficus* und *Dorstenia* durch Verschmelzung der Verzweigungen einer Trugdolde entstehen soll, eine durchaus irrige Vorstellung.

mige Dolde (λ) (bei *Butomus umbellatus*), deren Gestalt wieder von der relativen Länge der Blütenstiele zu einander abhängt, so daß bei gleicher Länge der Blütenstiele die Oberfläche einem Kugelabschnitt, bei vorwaltender Länge für die Randblüthen aber einer Fläche entspricht (δ). Wenn statt der Blütenstiele Seitenachsen strahlenartig von einem Punkte der Hauptachse ausgehen und ihrerseits Blüten dolden bilden (κ), so erscheint die zusammengesetzte Dolde (*Umbella composita*); bei *Foeniculum*, *Heracleum*. Die Stützblätter der Seitenachsen entsprechen hier dem *Involucrum commune* der Compositen und *Dipsaceen*; jede besondere Dolde wird *Umbella partialis* oder *umbellula* genannt. Für die zusammengesetzte Dolde wiederholen sich nun dieselben Verhältnisse. Auch ihre Oberfläche kann nach der Art der Verlängerung der Seitenachsen und der Blütenstiele kugelig, halbkugelig und flächenförmig erscheinen. Wenn sich dagegen die Hauptachse, mit oder ohne Bildung von Seitenachsen, etwas erhebt, so daß die Blütenstiele oder Seitenachsen nicht mehr von einem Punkte ausgehen, so erhalten wir die Trugdolde (*cyma*), welche sich durch die Entfaltung ihrer Blüthen von der Gipfelblüthe aus zum Rande (*centrifugales* Aufblüthen), bei *Viburnum Opulus*, *Sambucus nigra*, *Euphorbia Lathyris*, von der Doldentraube (*corymbus*) unterscheidet, bei *Iberis umbellata* und *Spiraea ulmifolia*. — Diese beiden Formen vermitteln den Uebergang von der Dolde zur Traube.

3. Die Aehre (*spica*), ein Blütenstand mit verlängerten Stengelgliedern der Hauptachse und sitzenden oder sehr kurz gestielten Blüthen (α). Als einfache Aehre (*spica simplex*) bei *Habenaria*, *Spiranthes*, *Orchis*, *Lavendula*, ferner bei *Acorus*, *Arum*, *Colocasia*¹⁾, desgleichen als männlicher und weiblicher Blütenstand von *Salix*, *Populus*, *Betula*, *Carpinus*, *Corylus*, *Alnus*, und als männlicher Blütenstand bei *Quercus*, *Fagus*, *Castanea* und *Juglans*²⁾. Ferner als männlicher (?) und weiblicher

¹⁾ Die Benennung *Spadix* für den Blütenstand der Aroideen und *Thyphae*en, weil die Hauptachse fleischig geworden und von einem gemeinsamen Hüllblatt (*spatha*) umschlossen ist, erscheint mir sehr überflüssig, zumal da man dieselbe auch auf den weiblichen Blütenstand von *Zea Majs* und die verzweigten Blütenstände der Palmen angewendet hat. Bei *Acorus* stehen Zwitterblüthen, bei *Calla*, *Arum* und *Colocasia* dagegen männliche und weibliche Blüthen getrennt in besonderen Zonen an der Hauptachse, welche oftmals keulenförmig ohne Blüthen endigt.

²⁾ Die Bezeichnung *Kätzchen* (*Amentum*) für diese Blütenstände ist höchst überflüssig, da sie sich in gar nichts von der Grundform der Aehre unterscheiden.

Blütenstand der Abietineen (Fig. 236), Cupressineen (Fig. 237), der Araucaria und Zamia, desgleichen als männlicher Blütenstand bei den Taxineen¹⁾. Auch die Ananas hat einen ährenförmigen Blütenstand, wo die Endknospe jedoch nicht zur Blüthe geworden ist, sondern als Blatttrieb weiter wächst, was bisweilen auch am Zapfen der Lerche

Fig. 236.

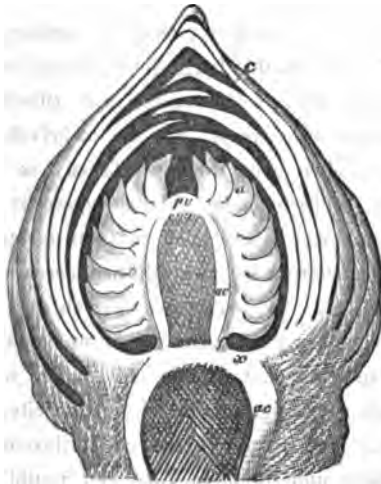


Fig. 237.



Fig. 236. Längsschnitt durch die Antherenknospe (männliche Knospe) der Fichte vom 9. September 1852. Die Anlage der weiblichen Blüthe hat bereits ihre Blätter (a) als Antheren verwerthet, dieselben sind auf dem Querschnitt schon zweifächerig; c die braungefärbten Knospenschuppen, unter deren Schutz die männliche Blüthe überwintert, pv der Vegetationspunkt der Blütenanlage, x das Gewebe, welches im Mark die Grenze zwischen dem Stängelglied des vorigen Jahres und der Blüthe bildet, ac der Cambiumring, f die Anlage des Stielchens der Blüthe. (Vergrößerung 25mal.)

Fig. 237. Cupressus horizontalis. Ein Längsschnitt durch die Mitte des männlichen Blütenstandes. pv Der Vegetationskegel des Blütenstandes, a das schildförmige Ende des Staubblattes, b der Staubblattträger, an dem die Pollensäcke (c) hängen, f schuppenförmige Blätter an der Basis des Blütenstandes. (Vergrößerung 12mal.)

¹⁾ Der Zapfen (Strobilus, conus) der Nadelhölzer ist nichts anderes als eine Aehre, bei welcher nach der Befruchtung zum Blütenstande gehörige Theile verholzen; dasselbe gilt für den weiblichen Blütenstand von Alnus. Die männlichen Blütenstände sowohl der Amentaceen als der Coniferen fallen nach der Blüthe ab. Der Blütenstand von Cycas entspricht einem zusammengesetzten Blatte, welches im unteren Theile statt der Fiederblätter nackte Samenknospen trägt (Fig. 225. p. 324).

und am männlichen Blütenstand der *Araucaria* vorkommt. Als zusammengesetzte Aehre (*spica composita*), wo neben der Hauptachse noch Seitenachsen entstehen, welche entweder kurz bleiben und wenig Blüten tragen, bei *Triticum*, *Secale*, *Hordeum*, *Zea*, wo jedes Seitenährchen *Spicula* genannt wird; oder es bilden sich zuerst, entweder nach der Weise der Dolde von einem Punkte ausgehend, lange Seitenachsen, welche ihrerseits einfache oder zusammengesetzte Aehren bilden, bei *Digitaria*; oder es entstehen an einer Hauptachse mit verlängerten Stengelgliedern, nach der Weise der Traube, lange Seitenachsen, welche entweder einfach bleibend oder sich wieder verzweigend zuletzt als Aehren auftreten; bei *Saccharum officinarum*, wo die mehrfach verzweigten Seitenachsen sich von oben nach unten entfalten, so daß, wenn die oberen Zweige des Blütenstandes schon wagerecht ausgebreitet sind, die unteren noch einem Besen gleich zusammengelegt erscheinen. Jedes Aehrchen von *Saccharum* hat zwei Blüten, deren untere sitzend, die obere aber gestielt ist. In den beiden genannten Fällen haben wir die Uebergänge von der Aehre zur Dolde und von der Aehre zur Traube. — Bei *Pandanus odoratissimus* bildet der männliche Blütenstand eine einfach verzweigte Aehre, wo jede Seitenähre ein großes gefärbtes Deckblatt, eine *Spatha*, besitzt; die Einzelblüte ohne Deckblatt besteht aus einer unbestimmten Zahl von Staubfäden, welche um eine centrale, sich oftmals säulenförmig verlängernde, Achse angeordnet sind.

4. Die Traube (*racemus*), mit verlängerten Stengelgliedern der Hauptachse und mit langgestielten Blüten (*b*), bei *Prunus Padus*, *P. lusitanica*, *Clethra arborea*, *Vaccinium madeirense*, *Hakea suaveolens*, *Berberis*, oder als zusammengesetzte (*c*) oder verzweigte Traube (*racemus compositus*), die man, wenn die Blütenstiele kurz sind, Strauß (*thyrsus*) genannt hat, wohin *Saccharum*, aber auch *Oreodaphne* und *Persea*, desgleichen *Carica Papaya* gehören würden, mit langen Blütenstielen aber als Rispe (*panicula*) bezeichnet; bei *Avena*. Ich glaube, man könnte mit der Bezeichnung einer zusammengesetzten Traube vollständig ausreichen, da das mehr oder weniger der Länge individuell aufgefaßt werden kann, wie schon die Unterscheidung der Aehre und Traube nach der Länge der Blütenstiele bisweilen unsicher wird. Eine zusammengesetzte Traube finden wir bei *Mangifera indica*, *Pereskia aculeata*, *Eryobotrya japonica*, *Vitis vinifera* u. s. w.

Andere Ausdrücke, als Spirre (*anthela*) für den einer *Cyma*

entsprechenden Blütenstand von *Juncus* und *Cyperus longus*, desgleichen Blützenschweif (*anthurus*) für den ähren- oder rispenförmigen Blütenstand einiger *Amaranthaceen*, desgleichen Blütenbüschel (*fasciculus*), für eine Form der Trugdolde (*Dianthus cartusianorum*) und Blütenknäuel (*glomerulus*), für das Blütenköpfchen in der Achsel von Blättern, bei *Parietaria*, *Blitum* u. s. w., könntenfüglich wegfallen, da sie nicht einmal scharf definirt sind und deshalb sehr willkürlich angewendet werden. Den vor dem Aufbrechen der Blüten gleich einer Uhrfeder aufgerollten Blütenstand der *Borragineen* hat man *Ciacinnus* genannt.

Die *Cupula* der *Cupuliferen* kann ich nicht unter die Blütenstände rechnen, wie es meistens geschieht, denn die Entwicklungsgeschichte lehrt; dafs selbige nicht, gleich dem gemeinsamen Kelch der *Compositen* oder dem Blütenstand der Feige, mit dem sie wohl verglichen wurde, vor der Anlage der Blüten, sondern erst nachdem alle Theile der einzelnen Blüten angelegt sind, als eine becherförmige Hülle (*Quercus*), oder viertheilige Umhüllung (*Fagus* und *Castanea*) erscheint (p. 308), an welcher, indem sich ihr Rand erhebt, unter demselben junge Blätter entstehen. Ich betrachte die *Cupuliferenblüthe* als Einzelblüthe mit mehreren Fruchtknoten, etwa der *Rosenblüthe* vergleichbar, wo sich ebenfalls ein fleischiger *Discus* um mehrere Fruchtknoten erhebt; freilich trägt der *Discus* hier Kelch und Blumenkrone und sind die Fruchtknoten aus einem Blatte entstanden, während sie bei den *Cupuliferen* aus drei Fruchtblättern hervorgehen und selbst noch ein dreiblättriges *Perigon* besitzen. *Quercus* mit einem Fruchtknoten ist jedenfalls eine Einzelblüthe.

Wie die Einzelblüthe so kann auch der Blütenstand endständig und achselständig sein, und zwar endständig im engeren Sinne des Wortes, wenn mit ihm die Hauptachse der Pflanze abschliesst.

Was nun die zum Blütenstand gehörigen Blätter anbetrifft, so haben wir zuerst das gemeinsame Schutzblatt desselben oder die *Spatha*¹⁾ und darauf die Schutzblätter der einzelnen Blüten oder die *Braecten* zu betrachten.

Die *Spatha* ist zunächst den Blütenständen vieler *Monocotyledonen* eigen, z. B. den *Palmen*, *Aroideen* und *Musaceen*; bei dem männlichen Blütenstand der *Dattelpalme* bildet sie eine grosse, kahn-

¹⁾ Billigerweise sollte man die *Spatha Bractea communis* nennen.

förmige, holzige, geschlossene, Hülle, welche zur Blüthezeit der Länge nach aufreißt, wogegen dieselbe Spatha bei anderen Palmen (*Chamaerops humilis*) blattartig erscheint. Bei einigen Aroideen, wo sie häufig eine blumenblattartige Färbung annimmt, bleibt sie tütenförmig zusammenggerollt (*Arum*, *Colocasia*); bei anderen öffnet sie sich, so daß die Blütenöhre frei hervortritt (*Calla*); bei *Acorus* ist sie nicht zur Ausbildung gekommen. Bei *Strelitzia* ist sie kahnförmig und grün gefärbt, bei *Musa paradisiaca*, *sapientum*, *Cavendishi* und *coccinea* fehlt eine gemeinsame Spatha, dagegen kann man die großen Deckblätter der drei zuerst genannten Arten, in deren Achsel bis 20 und mehr Blüten in zwei Reihen entstehen, wenn man so will, als Spatha und den Blütenstand als verzweigte Aehre auffassen. Bei *Musa coccinea* aber, mit feuerfarbenen Deckblättern, in deren Achsel nur zwei Blüten stehen, muß man den Blütenstand als einfache Aehre und jene Blätter als Deckblätter ansprechen, was, wie ich glaube, auch für die anderen *Musa*-Arten das Richtigere ist. Eine verzweigte Aehre mit wirklich schön gefärbter Spatha für jeden Zweig besitzt die männliche Blüthe des *Pandanus odoratissimus* (p. 346). Das lange Blatt am achselständigen Blütenstand der Linde könnte man sehr wohl als Spatha bezeichnen, es ist das erste Blatt der Achselknospe, die zum Blütenstand geworden. Der Blütenstand des Mais ist von mehreren blattartigen Hüllen umgeben.

Das Blüthendeckblatt (*bractea*) ist in der Regel anders geformt und häufig auch anders gefärbt, als diejenigen Blätter, welche keine Blüten schützen, allein hier wie überall in der Natur fehlt die scharfe Grenze. Bei *Visnea Mocanera* z. B. ist das sterile Blatt von dem eine Blüthe schützenden durchaus nicht verschieden; man beschränkt deshalb diesen Ausdruck am besten auf diejenigen Pflanzen, wo man einen Blütenstand annehmen muß. Hier werden die Deckblätter der Seitenachsen des Blütenstandes oder der Einzelblüthen oftmals winzig klein (bei *Oreodaphne*, *Persea*, *Ribes*), kommen auch wohl gar nicht zur Ausbildung (die *Bracteen* der Aehren bei den Gramineen), oder sie sind größer als die Laubblätter (bei *Bugenvillea*), fast immer aber in der Form von den letzteren verschieden.

Schön gefärbte Deckblätter hat der ährenförmige Blütenstand von *Melampyrum arvense* und *nemorosum*, desgleichen der noch schönere ährenförmige Blütenstand der *Musa coccinea* und verwandter *Musaceen*. Bei *Bugenvillea spectabilis* stehen drei große rosenrothe

Bracteen nebeneinander, jede eine röhrenförmige unscheinbare Blüthe schützend, bei *Poinsettia pulcherrima* aber umgibt ein ganzer Kranz grosser feuerfarbener Blätter den doldenförmigen Blütenstand; aber hier sind nicht allein die Blätter, in deren Achseln Blüten austreten, sondern vorzugsweise die unter ihnen stehenden roth gefärbt, während tiefer herab grössere grüne Blätter erscheinen. Die *Poinsettia*, welche um Funchal vom September bis zum Frühling belaubt ist und über 20 Fufs hohe Bäume mit schöner Krone bildet, ist während dieser Zeit die grösste Zierde der Gärten und Promenaden.

An vielen Blütenständen fehlen die Deckblätter der Einzelblüthen; entweder sind sie verkümmert oder schon in der Anlage nicht vorhanden gewesen, worüber nur die Entwicklungsgeschichte entscheiden kann. Am männlichen Blütenstand der Eiche und Buche sind die Einzelblüthen ohne Deckblätter, ebenso am männlichen Blütenstand von *Pandanus* und bei der die Blüthe beider Geschlechter tragenden Achse der *Colocasia*. In anderen Fällen fallen sie schon zeitig ab, bei *Manglesia* und *Grevillea*. Die Spreublätter (*palaeae*) des gemeinsamen Blütenbodens der Compositen sind die Bracteen der Einzelblüthen; ebenso betrachten Einige die blattartigen Organe der Euphorbiaceenblüthe, welche die Staubfäden umgeben, als die Deckblätter der letzteren (Fig. 212. p. 307), allein ich habe mich weder bei *Poinsettia pulcherrima* noch bei *Euphorbia canariensis* überzeugen können, das wirklich jedem Staubfaden ein solches Blatt entspricht; ich kann den Staubfaden der Euphorbiaceen überhaupt nicht als Einzelblüthe annehmen, betrachte deshalb deren Blüthe auch nicht als Blütenstand (p. 301).

In der Regel entsteht in der Achsel des Deckblattes nur eine Blüthe; bei *Strelitzia*. Bei *Manglesia*, *Grevillea* und *Musa coccinea* dagegen bilden sich deren zwei, und bei *Musa sapientum* und *paradisica* erscheinen sogar zahlreiche Blüten, in zwei Reihen gestellt. Die drei Blüten in der Achsel des Blattes der *Euphorbia canariensis* bilden zusammen einen kleinen Blütenstand (Fig. 232. p. 338). Ihm entsprechen die drei Blüten der *Beta vulgaris* und des *Viscum album*. Aehnliche kleine Blütenstände erscheinen auch in der Achsel der Blätter von *Coffea arabica*. Der achselständige Blütenstand von *Ulmus* gehört gleichfalls hierher. — Bei einigen Pflanzen bildet die Blütenknospe in der Achsel eines Deckblattes, ehe sie sich als Blüthe ausbildet, noch einige Blattorgane, die man nicht wohl zur letzteren

zählen kann und die man vielleicht am besten als Knospenschuppen auffasst, so bei den Irideen. (Die Vorblätter p. 288).

Die Stellung der Blüthendeckblätter am Blütenstand entspricht in der Regel (ob immer?) der Stellung der Laubblätter an den vegetativen Zweigen, auch erfolgt das Aufblühen der Einzelblüthen in der Regel nach dem Alter der letzteren, was namentlich am ährenförmigen Blütenstand sehr in die Augen fällt. Bei *Musa sapientum* und *Cavendishi* öffnet sich das unterste Deckblatt zuerst und in der Reihenfolge weiter, es fällt, während die Hauptachse an ihrer Spitze weiter wächst und fortdauernd neue Blüthen erzeugt, ab, und wenn nach vielen Monaten die untersten Früchte schon reif sind, dauert an der Spitze noch die Blüthenbildung fort. Die ährenförmigen Blütenstände sind deshalb für die Untersuchungen der Entwicklungsgeschichte vorzugsweise geeignet, indem man bei ihnen von oben nach unten fast alle Entwicklungsstadien findet. Allein, wenn auch bei allen Blütenständen die Anlage der Blüthen von unten nach oben, also die Spitze als Centrum gedacht, centripetal, stattfindet, so erfolgt das Aufblühen doch nicht immer gleichfalls centripetal, während nämlich die Ähren von *Anacamptis pyramidalis* und *Orchis militaris* von unten nach oben aufblühen, öffnen sich bei *Orchis Simia* die obersten Blüthen zuerst¹⁾, was sich in ähnlicher Weise bei *Orchis variegata* wiederholt und dem ursprünglich ährenförmigen Blütenstand ein eigenthümliches Ansehen giebt. Bei *Dipsacus Fullonum* aber öffnen sich ziemlich unregelmäßig die Blüthen der Mitte des kegelförmigen, zwischen dem Köpfcchen und der Achse stehenden, gedrängten, Blütenstandes früher als die oberen und unteren.

Die Einzelblüthen eines Blütenstandes können sowohl gestaltlich als auch in dem Auftreten ihrer wesentlichen Organe unter einander verschieden sein, was namentlich in der Familie der Compositen vorkommt, wo sowohl lauter Zwitterblüthen (*LINNÉ's Polygamia aequalis*) als auch Zwitterblüthen und weibliche Blüthen (*LINNÉ's Polygamia superflua, frustranea und necessaria*) in bestimmter Ordnung neben einander auftreten, desgleichen die gamopetale Blumenkrone aller Blüthen, eines Köpfcchens mit röhrenförmigem oder mit zungenförmig verlängertem Rande, ausgebildet erscheinen kann, oder nur die Randblüthen

¹⁾ DE BARY, über *Orchis militaris, Simia, fusca* und ihre Bastarde. Bericht der naturforschenden Gesellschaft zu Freiburg i. B. 1858. p. 447.

eine zungenförmig verlängerte Blumenkrone besitzen, was in ähnlicher Weise für die Randblüthen des doldenförmigen Blütenstandes einiger Umbelliferen (*Orlaya grandiflora*) wiederkehrt.

XXVI. Die Befruchtung der phanerogamen Gewächse.

§. 76. Unter Befruchtung versteht man im Thier- und im Pflanzenreich das nothwendige Zusammentreffen zweier unter sich ungleichwerthiger Stoffe zur Erzeugung einer Keimanlage.

Die Befruchtung der Pflanzen kann, nach dem jetzigen Stande unseres Wissens, mit der Befruchtung der Thiere nur insofern verglichen werden als in beiden Fällen sowohl zur Bildung des befruchtenden männlichen Stoffes, als auch zur Entstehung der jungfräulichen weiblichen Masse besondere Organe nothwendig sind und erst durch unmittelbare Vermischung beider ein Körper entsteht, der sich zum Embryo ausbildet.

Bei den Thieren ist der Hode, welcher die Samenflüssigkeit bereitet, das männliche Organ; bei den kryptogamen Gewächsen haben wir dasselbe in den Antheridien (p. 179) kennen gelernt und bei den phanerogamen Pflanzen finden wir es in der Anthere oder dem Staubblatt, welches die Pollenkörner bildet, wieder.

In der Samenflüssigkeit des Thieres sind die Samenfäden oder Spermatozoen, wie wir jetzt wissen, das Wesentliche; sie dringen, nach den neuesten Untersuchungen von DE BARY, KESEK, NEWPORT, MEISSNER, BISCHOFF u. A. in das Innere des thierischen Eies und nehmen dort, freilich auf noch unbekannte Weise, an der Bildung des Keimes materiellen Antheil. Die beweglichen Befruchtungskörper, in der Antheridie der Algen entstanden, dringen nach PRINGSHEIM gleichfalls in die zu befruchtende Protoplasma-Masse des weiblichen Organs (p. 207). Während man bislang dem männlichen Samen nur einen befruchtenden, d. h. einen zur Keimbildung befähigenden, nicht unmittelbaren Einfluß auf das Ei zuschrieb, muß man ihm jetzt einen sehr materiellen Antheil an der Entstehung des Keimes zu erkennen. Bei den phanerogamen Gewächsen sind nun zwar in dem Inhalt der Pollenkörner, welcher der Samenflüssigkeit entspricht, bis jetzt noch keine bewegliche Befruchtungskörper aufgefunden worden; allein wenn

auch die Formelemente hier zu fehlen scheinen, so vollzieht dieser Inhalt, die Fovilla, doch factisch die Befruchtung, indem durch die unmittelbare Vermischung desselben mit dem Protoplasma des Keimkörperchens das letztere zur ersten Zelle der neuen Keimanlage wird.

Das weibliche Organ der Thiere ist der Eierstock, in ihm bildet sich das Ei als eine Zelle; im weiblichen Organ der Kryptogamen, im Pistill oder Archegonium (p. 178), entsteht gleichfalls eine Zelle, das Keimbläschen, und im weiblichen Organ der phanerogamen Pflanzen, in der Samenknospe, finden wir wieder zwei oder mehr einer Zelle ähnliche Organe, die Keimkörperchen (Keimbläschen nach AMICI und HOFMEISTER). — Die weibliche Anlage zum Thier oder zur Pflanze entwickelt sich ohne Befruchtung nicht weiter, befruchtet aber entsteht aus ihr die erste Zelle des Embryo, d. h. des durch geschlechtliche Zeugung entstandenen Keimes. Bei den Säugethieren erfolgt die Ausbildung desselben in der Gebärmutter, bei den Kryptogamen in der Höhle des Archegoniums und bei den phanerogamen Gewächsen im Innern einer grossen, im Knospenkern der Samenknospe gelegenen, Zelle, dem Embryosack, in welchem auch die Keimkörperchen entstanden sind. Für die Befruchtung der Phanerogamen sind die Pollenkörner und die Samenknospen die wesentlichsten Theile. Der Pollenschlauch ist eine directe Verlängerung der inneren Haut des Pollenkorns, bei den Nadelhölzern dagegen die Verlängerung einer Tochterzelle des letzteren. Die Befruchtung erfolgt im Embryosacke selbst, bei den Nadelhölzern und Cycadeen aber in einer Tochterzelle des letzteren.

Wenn wir dem geschichtlichen Gange der Befruchtungsfrage im Pflanzenreich nachforschen, so erscheint uns MALPIGHI (1681) als derjenige, welcher bereits den Embryosack der Samenknospe als das Organ, in dem sich die Keimanlage ausbildet, kannte zugleich aber den Pollen als ein nutzloses Secret der Pflanze betrachtete. Bis zu AMICI, welcher 1823 die Pollenschläuche entdeckte und deren Verlauf durch den Staubwegcanal in die Fruchtknotenöhle bis an die Samenknospe nachwies, geschah von da ab, also innerhalb etwa 140 Jahren, in dieser Frage nur wenig; von nun an aber beteiligten sich TREVIRANUS, MIRBEL, BRONGNIART, ROBERT BROWN und andere tüchtige Männer an der so wichtigen, aber schwierigen, Untersuchung. — BRONGNIART sah abgerissene Pollenschläuche im Knospennund der Samenknospe, hielt sie jedoch für Befruchtungsröhren, welche den Pollenschläuchen entgegengewachsen wären, um von ihnen den befruchtenden Stoff aufzunehmen und dem Embryosack mitzutheilen; SCHLEIDEN zeigte dagegen, daß diese vermeintlichen Befruchtungsröhren in die Samenknospe eingedrungene Pollenschläuche wären, deren Verlauf von der Narbe, durch den Staubwegcanal bis zur Samenknospe, ja bis zum Embryosack derselben, von ihm für eine große Anzahl von Pflanzen nachgewiesen wurde. SCHLEIDEN glaubte zugleich bei *Phormium tenax* die Entdeckung gemacht zu haben, daß der Pollenschlauch, die Membran des Embryosackes vor sich hindrängend, denselben einstülpe und daß innerhalb dieser Einstülpung, also inner-

halb des Pollenschlauches selbst, die ersten Zellen der Keimanlage entstünden, welche Theorie lange unter dem Namen der Einstülpungstheorie bekannt war und viel Aufsehen erregte, namentlich durch die mit ihr verbundene Umkehrung der Vorstellungen von der geschlechtlichen Function der wesentlichen Blüthentheile, indem nach SCHLEIDEN das Pollenkorn zum Ei der Pflanze und damit die Anthere zum weiblichen Organ gestempelt wurde. Anfangs wurde SCHLEIDEN'S Angabe von anderen Beobachtern (WYDLER, MEYER, GRIFFITH, GILESNOV und TULASNE) bestätigt, dann aber fand AMICI, der Entdecker der Pollenschläuche (1847), in der Spitze des Embryosackes der unbefruchteten Samenknospe von *Orchis Morio* zwei zellenähnliche Körper, die er Keimbläschen nannte, welche durch die Berührung mit dem Pollenschlauch befruchtet werden, so dafs bald darauf, meistens nur in einem derselben, seltener in beiden, eine Zellenbildung stattfindet, aus der sich allgemach der Embryo entwickelt. — AMICI'S Beobachtung stand der SCHLEIDEN'Schen Ansicht diametral gegenüber; während nach letzterem der Keim im Pollenschlauche selbst gebildet würde, war nach AMICI die eigentliche Grundlage desselben schon vor der Befruchtung im Embryosack vorhanden, es bedurfte jedoch, um selbige zur Keimanlage auszubilden, einer Berührung mit dem Pollenschlauch. AMICI'S Entdeckung wurde durch v. MOHL für *Orchis Morio* (1847), durch C. MÜLLER, namentlich aber durch HOFMEISTER für eine große Anzahl von Pflanzen bestätigt. Seit 1844 mit besonderer Vorliebe mit der Entwicklungsgeschichte der Blüthe und der Entstehung des phanerogamen Embryo beschäftigt, glaubte ich nach meinen sorgfältigen Untersuchungen die SCHLEIDEN'Sche Ansicht gegen AMICI, v. MOHL und HOFMEISTER vertreten zu müssen; meine Untersuchung über die Entstehung des Pflanzenembryo erschien 1850 als gekrönte Preisschrift der ersten Klasse des niederländischen Instituts zu Amsterdam, jedoch mit einer Verwahrung gegen die von mir gezogenen Schlüsse. Ein Jahr früher (1849) war HOFMEISTER'S gröfsere Arbeit erschienen; TULASNE hatte inzwischen die SCHLEIDEN'Sche Ansicht verlassen (1849) und eine neue Theorie aufgestellt, nach welcher das Keimbläschen nicht präexistiren, sondern erst nach dem Zusammentreffen des Pollenschlauches mit dem Embryosack an der Berührungsstelle entstehen sollte, welche Ansicht auch noch in seinen neuesten Untersuchungen (1855) vertreten wird. Ueber die so wichtige Frage entspann sich nunmehr ein lebhafter Streit, namentlich zwischen HOFMEISTER und mir, der leider zuletzt, wie ich jetzt herzlich beklage, allzu heftig und bitter geführt wurde. Allein ich konnte meine Ueberzeugung nicht aufgeben und diese gründete sich auf Präparate, welche noch jetzt vorhanden sind und die erst durch meine neuesten Untersuchungen ihre richtige Erklärung gefunden haben. Wohl hatte ich die vor der Befruchtung sehr vergänglichen Keimbläschen gesehen, allein ich hielt sie nicht für die Grundlage des künftigen Embryo. Inzwischen brachte DEECKE ein Präparat, dafs SCHLEIDEN'S Ansicht vollkommen zu bestätigen schien (1854). RADLKOFER erhob sich dagegen für AMICI und HOFMEISTER, indem er die Präexistenz der Keimbläschen und namentlich deren Ansatzstellen an der Membran des Embryosackes, welche ich für die Eintrittsstellen eines Pollenschlauches gehalten, nachwies, und ich fand (im April 1856) zu Funchal auf Madeira, bei *Gladiolus segetum*, in der Spitze des unbefruchteten Embryosackes zwei Körperchen, die Keimkörperchen oder Keimbläschen, deren obere Hälfte aus feinen glänzenden Fäden (dem Fadenapparat), im unteren Theile dagegen aus einer von keiner festen Membran umhüllten Protoplasmanasse (der Protoplasmaugel) bestanden, welche erst nach der unmittelbaren Berührung mit dem Pollenschlauch, der sich an den Fadenapparat dicht anlegte, eine feste Zellenstoffmembran erhielt und so zur ersten Zelle der Keimanlage wurde. Um dieselbe Zeit, ja sogar noch etwas früher, beobachtete HENFRY in London bei *Santalum album* die Entstehung der ersten Zelle der Keimanlage aus einer vor der Befruchtung membranlosen Protoplasmanasse. Ueber mehrere andere Pflanzen ausgedehnte Untersuchungen gaben mir eine vollständige Bestätigung der bei *Gladiolus* gewonnenen Resultate, selbst *Phormium tenax* schlofs sich ihnen an. Die SCHLEIDEN'Sche Befruchtungstheorie ist somit

von allen ihren bisherigen Vertheidigern, und auch von SCHLEIDEN selbst, verlassen worden, und handelt es sich jetzt nur noch um den Bau der Keimkapselperchen und um die Weise ihres Zusammentreffens mit dem Pollenschlauch¹⁾.

¹⁾ Zur Literatur über die Befruchtung der Phanerogamen:

- AMICI, über die Pollenschläuche. *Atti della Societ. ital. resid. in Modena*. XXIX. 1823. Uebersetzt in den *Annal. des scienc. natur.* 1824. — Ders., über die Befruchtung des Kürbisses. *Flora* 1845. p. 368. — Ders., Befruchtung der Orchideen. *Flora* 1847. p. 249.
- DE BARY, de plantarum generatione sexuali. Berlin 1853.
- BROGNIART, mémoire sur la génération. *Annal. des scienc. nat.* 1827. — Ders., sur le mode de fécondation des Orchidées. 1831.
- R. BROWN, im botanischen Anhang zu Kings Reise. 1824. — Ders., über die Befruchtung bei den Orchideen und Asclepiadeen. 1831—1833.
- DE CANDOLLE, organographie végétale. 1827.
- CIESKOWSKY, über die Befruchtung der Coniferen. *Bulletin de Moscou*. 1853.
- COSSOLE, Embryogeny of Orchis etc. *Annal. of nat. Hist. Ser. II. Vol. X.*
- CORDA, über die Befruchtung der Coniferen. 1835.
- H. CRÜGER, Befruchtung der Orange. *Bot. Zeit.* 1851. p. 57. — Ders., zur Befruchtungsangelegenheit. *Bot. Zeit.* 1856. p. 809.
- DERECKE, Entwicklungsgeschichte des Embryo von *Pedicularis*. *Abhandl. der Gesellschaft zu Halle*. II. 1854. — Ders., Entw. d. Embryo v. *Pedicularis*. *Bot. Zeit.* 1855. p. 657. — Ders., Entw. d. Embryo v. *Stachys*. *Bot. Zeit.* 1856. p. 121.
- FRIEZE, die Entwicklung der unbefruchteten Ovula bei *Cucumis sativus*. *WIEGMANN'S Archiv* 1835.
- GÉLÉZNOW, Bildung des Embryo und Sexualität der Pflanzen. *Bot. Zeit.* 1843. p. 841. — Ders., embryogénie de mélèze. *Annal. des scienc. nat.* 1850.
- GIRAUD, Embryo von *Tropaeolum majus*. *Transactions of the L. S. of London*. Vol. XIX.
- GOTTSCHKE, über *Macrozamia Preissii*. *Bot. Zeit.* 1845. p. 377.
- GRIFFITH, sur le développement des ovules du *Santalum* etc. *Annal. des scienc.* Tom. XI. — Ders., in the annals of natural history. 1843. — Ders., on the development of the ovule in *Avicennia*. *Trans. of L. S.* 1846. — Ders., Befruchtung von *Dishidia*. *Bot. Zeit.* 1853.
- HARTIG, neue Theorie der Befruchtung der Pflanzen. Braunschweig 1842.
- HENFRY, Entwicklung des Eichens von *Orchis Morio*. *Transactions of the L. S.* XXI. 1852. — Ders., on the development of the ovule of *Santalum album*. *Trans. of the L. S.* Vol. XXII. (Gelesen am 4. März 1856.) — Ders., Rep. of the British Assoc. 1856.
- HOFMEISTER, Befruchtung der Oenotheren. *Bot. Zeit.* 1847. p. 785. — Ders., die Entstehung des Embryo der Phanerogamen. Leipzig 1849. — Ders., zur Entwicklungsgeschichte der *Zostera*. *Bot. Zeit.* 1852. p. 121. — Ders., Vergl. Untersuch. über die höheren Kryptogamen und Coniferen. Leipzig 1851. — Ders., Befruchtung der Coniferen. *Flora* 1854. p. 530. — Ders., Embryologisches. *Flora* 1855. p. 157. — Ders., neuere Beobachtungen über die Embryobildung der Phanerogamen. *PRINGSHEIM'S Journal* Bd. I. p. 82—186. — Ders., zur Uebersicht der Geschichte von der Lehre der Pflanzenbefruchtung. *Flora* 1857. p. 119. — Ders., Uebersicht neuer Beobachtungen der Befruchtung Bericht der Sächs. Gesellschaft der Wissenschaften. 1856.
- HORKEL, historische Darstellung von der Lehre von den Pollenschläuchen. Monatsbericht der Berliner Akademie 1836.
- KARSTEN, Entwicklungsgeschichte der Loranthaceen. *Bot. Zeit.* 1852. p. 310. — Ders., über *Zamia muricata*. *Abhandl. der Berl. Akademie* 1857. p. 205. — Ders., über parasitische Pflanzen. *Nova Acta L. C.* Vol. XXVI. p. II. p. 907.
- KNORR, die Entstehung des Embryo. *Bot. Zeit.* 1848. p. 273.

Der Blütenstaub.

§. 77. Der Blütenstaub oder Pollen bildet sich im Innern der Staubbeutel und zwar so, daß immer (?) in einer Mutterzelle 4 Pollenkörner entstehen (Bd. I. p. 82). Wenn nun die Wand der Mutterzelle nicht vollständig resorbirt wird, so bleiben die 4 in ihr entstandenen Pollenzellen mit einander vereinigt, wie dies bei vielen Orchideen und Ericaceen geschieht, verschwindet dagegen die Mutterzelle, wie es in der Regel der Fall ist, vollständig, so sind die Pollenkörner getrennt; bei *Anona* und *Furcroya* hängen je 4 Pollenkörner noch lose anein-

MEYER, Pflanzenphysiologie. Bd. III. — Ders., über den Befruchtungsact und die Polyembryonie. Berlin 1840.

MIRBEL, recherche sur l'ovule végétale. 1828 u. 1830. — Ders. mit SPACH, über *Zea Majs*. *Annal. des scienc.* 1839. — Ders., über die Bildung des Embryo bei *Pinus*, *Thuja* und *Taxus*. *Comptes rendus* 1843. *Annal. d. scienc.* 1844.

V. MOHL, Entwicklung des Embryo von *Orchis Morio*. *Bot. Zeit.* 1847. p. 465.

C. MÜLLER, Entwicklung des Pflanzenembryo. *Bot. Zeit.* 1847. p. 737.

PINEAU, sur la formation de l'embryon chez les Conifères. *Annal. des sciences naturelles*. III. Série. Tom. XI.

RADLKOPFER, Befruchtung der Phanerogamen. Leipzig 1857. — Ders., der Befruchtungsproceß im Pflanzenreich. Leipzig 1857.

SANDERSON, on the Embryogenie of *Hippuris*. *Annals and Magaz. of Natural History* 1850.

SCHACHT, Entwicklungsgeschichte des Pflanzenembryo. Amsterdam 1850. —

Ders., die Entstehung des Pflanzenkeims. *Flora* 1855. p. 145. — Ders., Befruchtung von *Pedicularis sylv.* *Flora* 1855. p. 449. — Ders., die Entstehung des Keims bei *Tropaeolum*. *Bot. Zeit.* 1855. p. 641. — Ders., einige Worte über die Befruchtung der Kiefer u. s. w. Beiträge zur Anatomie u. s. w.

p. 324. — Ders., Anleitung zum Mikroskop. p. 135. — Ders., über die Befruchtung von *Gladiolus*. Monatsbericht der Berl. Akademie 1856. Mai 22.

— Ders., über Pflanzenbefruchtung. PRINGSHEIM's Journal Bd. I. p. 193—231.

— Ders., neuere Unters. über *Gladiolus*. *Bot. Zeit.* 1858. p. 20. — Ders., über die Befruchtung bei *Phormium tenax*. Monatsber. der Berl. Akademie

1857. Dec. — Ders., über *Crocus*. *Flora* 1858.

SCHAUER, Zusammenstellung aller über die Befruchtungsweise der *Asclepiadeen* aufgestellten Theorien. R. BROWN's vermischte Schriften. 1834.

SCHELJESNOW, im Bulletin de Moscou 1849.

SCHLEIDEN, über die Entstehung des Embryo der Phanerogamen. *Acta A. L. C.* Tom. XIX. — Ders., Beiträge zur Phytogenesis. S. Beiträge p. 121. —

Ders., die neueren Einwürfe gegen meine Lehre von der Befruchtung. Leipzig 1844. — Ders., historische Berichtigung. *Bot. Zeit.* 1845. p. 73. — Ders., über AMIC's letzten Beitrag zur Lehre von der Befruchtung. *Flora* 1845.

p. 593.

TREVIRANUS, über den Bau der Befruchtungstheile u. s. w. der Gewächse. *Zeitschrift für Physiologie* Bd. II. — Ders., de ovulo vegetabil. 1823. — Ders., *symbolae physiologiae*. 1831. — Ders., *Physiologie* Bd. II.

TULASNE, études d'embryogénie végétale. *Annales des sciences*. XII. 1849. —

Ders., nouvelles études etc. *Annales des sciences*. 1855.

UNGER, Entstehung des Embryo von *Hippuris*. *Bot. Zeit.* 1849. p. 329.

WILSON, on the Embryo of *Tropaeolum*. London. *Journal of Botany* Vol. II.

1843. — Ders., London. *Journal of Botany* Tom. LXXIV. 1848.

der¹⁾. — Bei den Asclepiadeen bleiben sämtliche Pollenkörner eines Antherenfaches (der Staubbeutel ist zweifächerig p. 299) vereinigt; eine feste Membran, welche durch Jod- und Schwefelsäure roth gefärbt wird und dem Angriff der Säuren lange widersteht, umschließt dieselben, einem Sacke ähnlich. Wenn hier die Pollenkörner Schläuche treiben, so wird von diesen erst der Sack durchbrochen. Bei vielen Orchideen mit nicht getrennten Pollenkörnern verbindet eine schleimig-klebrige, lange Fäden ziehende, Masse größere oder kleinere Gruppen der überdies zu vier verbundenen Pollenkörner mit einander; man spricht alsdann von einer aus Lappen zusammengesetzten Pollenmasse. Ein solcher Lappen kann nun entweder ganz oder theilweise von einer membranartigen Hülle bekleidet werden (bei *Himantoglossum*, wo diese Hülle, gleich der Aufsenschicht vieler Pollenkörner, zierlich gefeldert ist).

Bei den Orchideen mit nicht getrennten Pollenkörnern (*Orchis*, *Ophrys*, *Gymnadenia*, *Himantoglossum*, *Epipogum*, *Corallorhiza* u. s. w.) endigt die Pollenmasse jeder Antherenhälfte mit einer schleimig-klebrigen Verlängerung, welche an ihrem Ende mehr oder weniger anschwillt und sehr unpassend Drüse (*glandula pedicellorum pollinis*), aber auch *Retinaculum* und *Proscolla* genannt wurde. Wenn die schleimig-klebrige Anschwellung des ebenso beschaffenen Stieles jeder Pollenmasse für sich bleibt, so sind die beiden Pollenmassen einer Anthere getrennt (bei allen echten *Orchis*-Arten, ferner bei *Gymnadenia* und *Ophrys*); wenn dagegen die Anschwellung des Stieles beider Pollenmassen sich zu einem Ganzen vereinigt, so sind dieselben durch ihren Stiel mit einander verbunden (bei *Anacamptis*, *Himantoglossum* [s. Fig. 193. p. 293], *Goodyera*, *Corallorhiza*²⁾ und *Epipogum*). Der Theil der Blüthe, in dem sich diese Anschwellung bildet, wird *Bursicula* genannt; selbige soll angeblich bei *Gymnadenia*³⁾, was aber keineswegs der Fall ist, fehlen. Der Stiel nun, welcher länger oder kürzer sein kann⁴⁾, sowie seine Anschwellung, die nach den Arten größer oder kleiner erscheint, bestehen aus zahlreichen Zellen, welche, statt, wie im oberen Theile der Anthere, sich als Pollenkörner auszubilden, hier zur Blüthezeit

¹⁾ v. MOHL giebt noch einige andere Beispiele zu 4 vereinigter Pollenkörner (über den Bau und die Formen der Pollenkörner. Bern 1834. p. 37).

²⁾ Bei *Corallorhiza innata* sind 4 Pollenmassen, den 4 Fächern der Anthere entsprechend, an kurzen Stielen durch das *Retinaculum* miteinander verbunden, bei *Orchis*, *Ophrys* und *Himantoglossum* dagegen sind die Pollenmassen beider Antherenfächer einer Staubbeutelhälfte durch einen gemeinsamen Stiel vereinigt.

³⁾ КОСЯ, Synopsis. p. 688.

⁴⁾ Sehr lang ist dieser Stiel bei *Epipogum*, sehr kurz bei *Goodyera*.

eine kleberige Flüssigkeit aussondern, deren zähe Fäden die einzelnen Lappen der Pollenmassen zusammenhalten. Die Bursicula, desgleichen der Theil, in dem sich das Stielchen bildet, gehören zur Anthere¹⁾. Anders verhält es sich mit dem anscheinend ähnlichen Stiel der Pollenmassen der *Asclepiadeen*; dieser sowohl als auch die sogenannte Drüse, welche zwei Pollenmassen und zwar nicht derselben, sondern benachbarter Antheren verbindet, bestehen nicht aus Zellen, vielmehr wie die sackartige Umhüllung dieser Pollenmassen selbst, aus einer homogenen Masse, welche von bestimmten Zellen des Narbenkörpers ausgeschwitzt wird²⁾. Der klebrige Stiel der Pollenmassen beider Pflanzengruppen wird für die Befruchtung wichtig, indem hier die Bestäubung durch Insecten erfolgt, welche auf der Narbe nach Zucker suchend, durch die an ihren Füßen hängen bleibenden Pollenmassen die Bestäubung vollziehen. — Andere Orchideen besitzen, wie die Mehrzahl der Pflanzen, getrennte Pollenkörner (*Cephalanthera*, *Limodorum*. Taf. X. Fig. 5 u. 6).

Ueber den Bau und die Formen der Pollenkörner, welche sehr mannigfach sind, haben insbesondere v. MOHL, FRITZSCHE und MEYER gearbeitet, in der neueren Zeit aber ist kaum etwas nach dieser Richtung geschehen. Ich habe in den letzten Jahren einige Pollenkörner nach einer anderen Methode, durch Anwendung des Messers, im Verein mit chemischen Reagentien, untersucht, und glaube hier einige weitere Aufschlüsse geben zu können³⁾.

In den meisten Fällen hat das Pollenkorn mehrere Häute, deren innerste, welche niemals fehlt, jederzeit aus Zellenstoff besteht und die eigentliche Pollenzelle darstellt, welche später durch einseitige Ausdehnung den Pollenschlauch bildet (Taf. X. Fig. 5 u. 6 a), während die Hüllhaut, welche sie umkleidet (Taf. X. Fig. 5 b), in der Regel aus einem anderen Stoff gebildet ist. Die innere Haut oder die eigentliche Membran der Pollenzelle wurde von FRITZSCHE Intine, die äußere dagegen Exine genannt; wenn zwischen beiden noch Häute optisch unterscheidbar waren, so wurden sie von ihm als Intexine und Exin-

¹⁾ Meine Untersuchung über *Ophrys Arachnites* in der botanischen Zeitung von 1852.

²⁾ Meine Entwicklungsgeschichte der Blüthe von *Asclepias syriaca* in der Anleitung zum Gebrauch des Mikroskops. Ausg. I. p. 151—156. und Ausg. II. p. 167—170.

³⁾ Eine ausführliche Arbeit über den Bau der von mir untersuchten Pollenkörner wird nächstens in FRAMESHIM'S Jahrbüchern erscheinen.

tine bezeichnet; die Reihenfolge dieser Häute von Aussen nach Innen ist nach FRITZSCHE folgende: Exine, Intexine, Exintine und Intine. Die innere Haut ist nach v. MOHL und FRITZSCHE immer völlig homogen; bei *Carex praecox* und *Nerium* sah letzterer jedoch Verdickungen derselben, welche nach meinen Untersuchungen viel häufiger vorkommen. Die äussere Haut, die Exine, dagegen hat nach beiden Beobachtern vielfach einen sehr zusammengesetzten Bau; nach v. MOHL soll dieselbe häufig aus zahlreichen Zellen bestehen, welche mit einer durchsichtigen ölartigen Flüssigkeit erfüllt sind, ja selbst da, wo man nur Körner sieht, glaubt v. MOHL diese Haut aus rudimentären Zellen, zusammengesetzt, welche durch eine halb gelatinöse Masse zu einer Membran verbunden sind. Er hält deshalb den Vergleich der äusseren Pollenhaut mit der Membran einer Zelle für durchaus unpassend¹⁾. Später erklärt derselbe Forscher die Exine für eine der Cuticula der Oberhautzellen entsprechende Aussonderungsschicht²⁾, wofür sie auch von SCHLEIDEN gehalten wurde. FRITZSCHE und noch entschiedener MEYER verwerfen mit Recht den zelligen Bau der Exine. Die scheinbaren Oeffnungen in derselben bei vielen Pollenkörnern sollen nach v. MOHL immer mit einer zarten Membran bekleidet sein, allein schon MEYER zeigte, dafs dies keinesweges immer der Fall ist. Nach letzterem ist die äussere Haut des Pollens eine mehr oder weniger einfache Membran und alle jene Bildungen (Körner, Stacheln, Leisten u. s. w.) entstehen auf der äusseren Oberfläche derselben³⁾.

Während auch ich früher die äussere Haut der Pollenkörner als eine Absonderungsschicht der Pollenzelle betrachtete⁴⁾, überzeugte ich mich später durch die Entwicklungsgeschichte der Pollenkörner von *Viscum* und *Athaea* (Bd. 1. p. 83), dafs sie in Wirklichkeit aus den äusseren Verdickungsschichten der Pollenzelle hervorgeht, deren eigentlich primäre Membran, die Specialmutterzelle nach NÄGELI, sammt der Membran der Mutterzelle resorbirt wird. Aus dem Fehlen der primären Membran erklärt sich denn auch, warum die äussere Schicht der Pollenkörner häufig durchbrochen ist und Porenkanäle, desgleichen alle Verdickungsformen zeigt, die uns für die Verdickungsschichten der Zellwand überhaupt bekannt sind. Ursprünglich wie der Zellenstoff in

¹⁾ v. MOHL, über den Bau und die Formen der Pollenkörner. p. 19.

²⁾ v. MOHL, vegetabilische Zelle. p. 123.

³⁾ MEYER, Pflanzenphysiologie. Bd. III. p. 155.

⁴⁾ Meine Pflanzenzelle. p. 93.

Schwefelsäure källich, wird die äussere Pollenhaut in den meisten Fällen allmählig chemisch verändert, so daß sie, gleich den Cuticularschichten der Oberhautzellen, später dem Angriff der Säuren lange widersteht und durch concentrirte Schwefelsäure häufig eine rothe Färbung annimmt. Einige Beispiele werden zur Begründung meiner neuen Ansicht genügen.

Das große kugelige Pollenkorn von *Nyctago longiflora* mißt $\frac{60}{1000}$ oder $\frac{3}{50}$ Millimetre, er ist größer als der Blüthenstaub der meisten mir bekannten Pflanzen und eignet sich schon deshalb für die Untersuchung ganz besonders. Trocken und unter Wasser gesehen erkennt man nur seine kugelige Gestalt, indem der körnige Inhalt und die dicke Membran das Pollenkorn ganz undurchsichtig machen; auch Citronenöl hellt dasselbe nur sehr wenig auf und man gewahrt zahlreiche runde Vertiefungen. Unter Schwefelsäure nimmt die äussere Pollenhaut eine dunkel carminrothe Färbung an und jene Vertiefungen treten als kleine runde Löcher hervor; außerdem erkennt man noch eine Unzahl kleiner, kurzer, stachelförmiger Erhebungen, mit denen die äussere Pollenhaut übersät ist; ein gelbes Oel hängt in kleinen Tropfen vielfach an denselben. Betrachtet man darauf äußerst zarte Durchschnitte eines solchen Pollenkornes, welche eine fast unmeßbar dünne Mittellamelle desselben darstellen (Taf. X. Fig. 7), so sieht man, daß jene kreisförmigen Vertiefungen, welche vorhin als Löcher erschienen, Porenkanäle in der dicken äusseren Haut des Pollenkornes sind und daß die letztere selbst aus einer äusseren und einer inneren Schicht besteht, welche jedoch nicht scharf geschieden sind, sondern sich nur durch eine zarte Membran in der Mitte jedes Porenkanals markiren (Taf. X. Fig. 8). Man überzeugt sich hier auf das Entschiedenste, daß die zum Austritt der Pollenzelle als Pollenschlauch bestimmten Porenkanäle keine offenen Löcher sind; man sieht ferner, daß die äussere Schicht nicht, gleich der inneren, aus einer homogenen Masse besteht, vielmehr Hohlräume von bestimmter Gestalt mit 2, 3, oder seltener mehr, nach Außen offenen, sehr feinen, Canälen besitzt (Taf. X. Fig. 8 y). Neben diesen Canälen zeigt die äussere Schicht noch kurze stachelförmige Erhebungen (z). Die innere Schicht der äusseren Pollenhaut, von gleicher Stärke, dagegen ist durchaus solid und mit glatter Oberfläche. In beiden Schichten kann man bei schiefer Beleuchtung zarte Linien, den einzelnen Verdickungsschichten der Zellenwand entsprechend, erkennen. Die innere Pollenhaut ist äußerst zart und nur

als scharfe Begrenzung des körnigen Inhalts wahrzunehmen, sie schmiegt sich, als nicht zu isolirende Membran, überall der äußeren Haut dicht an, und scheint überall unter den Porencanälen etwas verdickter zu sein. Wenn man ein durch den Schnitt abgelöstes Stück der äußeren Haut von oben betrachtet (Taf. X. Fig. 9), so sieht man außer den runden Porencanälen noch zahlreiche kleinere Kreise, welche die vorhin erwähnten kurzen Stacheln darstellen, zwischen denselben aber viel zahlreicher kleine dunkle Punkte, die Canäle der Hohlräume in der äußeren Schicht der äußeren Pollenhaut. Durch Schwefelsäure, Salpetersäure und durch Aetzkalilösung überzeugt man sich noch mehr von dem beschriebenen Bau; man findet außerdem, daß weder in der Vertheilung der Porencanäle noch der Stacheln eine bestimmte Regel waltet. Dagegen gelingt es weder durch Chlorzink-Jodlösung noch durch Jod und Schwefelsäure die feine Umgrenzung des Inhaltes blau zu färben; durch concentrirte Schwefelsäure verschwindet dieselbe sofort, während sich beide Schichten der äußeren Pollenhaut burgunderroth färben und der Säure kräftig widerstehen, wobei das gelbe Oel, welches oftmals die Hohlräume erfüllt und in Tropfenform am Ausgang der Canäle hängt, seine Farbe behält. — Das Pollenkorn von *Mirabilis Jalapa* ist ebenso gebaut.

Das Auftreten wirklicher mit Ausführungsgängen versehener Hohlräume in der äußeren Schicht der äußeren Pollenhaut ist eine Erscheinung, welche sich wohl mit der gewöhnlichen Verdickungsweise der Zellenwand durch Ablagerungsschichten, nicht aber mit der Bildung einer homogenen Ausscheidung an der Außenseite der Zellenwand verträgt. Erinnerung man sich jetzt daran, daß bei den Pollenkörnern überhaupt die eigentlich primäre Membran nicht mehr vorhanden ist, sondern als Specialmutterzelle vor dem Freiwerden des Pollenkorns resorbirt wird, ein Verhältniß, das nur noch bei der Sporenbildung der höheren Kryptogamen beobachtet wurde, so kann es nicht befremden, daß hier die Ausführungscanäle jener Hohlräume frei ausmünden und man bedarf deshalb der Hypothese einer Resorption der primären Zellenwand an diesen Stellen nicht. Die Bildung der äußeren Pollenhaut läßt sich dagegen sehr wohl auf die bekannte Weise der Zellenverdickung zurückführen; man darf, mit der directen Beobachtung im Einklang, annehmen, daß zuerst die primäre Membran, die sogenannte Specialmutterzelle entsteht, auf welche sich die Verdickungsschichten, ohne sich fest mit ihr zu verbinden, ablagern. Die Erhe-

bungen der äußeren Pollenhaut als Warzen, Stacheln, Leisten u. s. w. werden danach den ähnlichen Verdickungen der Zellenwand im Allgemeinen entsprechen, welche jedoch hier, nach Außen weniger beschränkt, an der Außenseite hervortreten konnten, wie dies von Conn¹⁾ bereits für einige Haargebilde nachgewiesen, von mir aber für die Oberhaut des Blattes von *Gladiolus segetum* beobachtet wurde, wo in der Mittellinie jeder langgestreckten Oberhautzelle eine Reihe ziemlich hoher walzenförmiger Stacheln hervortritt, welche den Stacheln des Pollenkornes von *Cucurbita* (Taf. X. Fig. 16) durchaus ähnlich und wie diese solid sind, auch nicht der Cuticula, sondern den Verdickungsschichten der Zellenwand selbst angehören. Die Hohlräume und ihre Canäle im Pollenkorn von *Nyctago* und *Mirabilis* lassen sich auf die Bildung der Porencanäle in den Verdickungsschichten der Zellenwand zurückführen, dasselbe möchte für die zum Austritt des Pollenschlauches bestimmten Stellen gelten. Um aber die Bildung der zarten Membran zu erklären, welche bei *Nyctago* die äußere Schicht von der inneren scheidet und die Austrittsstelle für den Pollenschlauch verschließt, muß man annehmen; daß, nachdem die in genannter Weise vielfach durchbrochene äußere Schicht gebildet worden, ein zartes undurchlöcherteres Häutchen abgeschieden würde, welchem wiederum, aber nur in anderer Weise durchbrochene Verdickungsschichten folgten. Da wir nun wissen, daß wesentliche Veränderungen in den auf einander folgenden Verdickungsschichten nichts Ungewöhnliches sind (Bd. I. p. 22), so glaube ich die hier gegebene mutmaßliche Entstehungsweise der Pollenhaut von *Nyctago* durchaus vertreten zu können; um aber zu sehen, welche Folgerungen sich aus dem beschriebenen Fall für die Bildung und Structur der Pollenhaut im Allgemeinen ableiten lassen, wendete ich dieselbe Methode der Untersuchung noch auf einige andere typische Formen des Blütenstaubes an, welche das hier gewonnene Resultat bestätigen und erweitern.

Das Pollenkorn von *Convolvulus Batatas*, welches $\frac{1}{8}$ millim. mißt, ist ähnlich gebaut als der Blütenstaub von *Nyctago*, seine äußere, dicke Pollenhaut läßt ebenfalls zwei Schichten unterscheiden, die zahlreichen zum Austritt des Pollenschlauches bestimmten Stellen erscheinen auch hier als in der Mitte durch eine zarte Haut verschlossene Porencanäle (Taf. X. Fig. 10). Statt der kurzen Stacheln von *Nyctago* sind

¹⁾ Conn, de Cuticula. Vratislaviae 1850. Taf. II. Fig. 7, 12 u. 13.

hier größere flaschenförmige solide Stacheln, welche genau über der Verdickung der inneren Schicht stehen; statt der mit Ausführungsgängen versehenen Hohlräume aber sind endlich diese Stacheln noch von kleinen pallisadenförmigen Stäben umstellt (Taf. X. Fig. 11), an denen farblose Oeltropfen hängen. Die innere Pollenhaut ist wie bei *Nyctago* zart, sie umschließt den körnigen Inhalt und schmiegt sich überall der äußeren Haut dicht an, genau so wie die innerste Verdickungsschicht poröser Zellen sich in die Porenkanäle der äußeren Schichten drängt.

Bei *Cucurbita Pepo* misst das Pollenkorn $\frac{2}{3}$ millim., er hat 8 runde Oeffnungen, welche mit einem Deckelchen verschlossen sind. Die äußere Pollenhaut besteht aus einer Schicht (Taf. X. Fig. 16), welche mit großen ziemlich regelmäßigen Stacheln bekleidet ist, zwischen welchen die ganze Oberfläche mit zahlreichen kleineren Stacheln oder Erhebungen bedeckt erscheint, jeder Deckel hat dieselbe Structur als die Haut überhaupt; ein gelbgefärbtes Oel hängt an den kurzen Stacheln. Der Durchschnitt zeigt, daß die Deckelchen nur eine getrennte Partie der Pollenhaut ausmachen. Der körnige Inhalt des Pollenkorns ist hier von einer mit doppelter Contour sichtbaren Zellenmembran, welche durch Jod und Schwefelsäure blau wird, umkleidet, dieselbe erscheint unter den mit Deckeln verschlossenen Oeffnungen stärker verdickt, oder zum wenigsten sehr aufgequollen und bildet hier eine flach gewölbte Erhebung. Eine solche Verdickung der inneren Pollenhaut unter den zum Austritt des Pollenschlauches bestimmten Stellen kehrt bei vielen Pollenkörnern (*Gossypium*, *Malva*, *Lavatera*, *Malope*, *Scanzonera* Taf. X. Fig. 18—20, *Corylus* Taf. IX. Fig. 46, *Yucca* Taf. X. Fig. 15 und *Campanula*) wieder. *FARRISCH* liefs sich durch selbige zur Annahme von Zwischenkörpern, welche nicht existiren, verleiten. *MAYEN* dagegen hielt sie für den nach Innen gestülpten Theil des später hervortretenden Pollenschlauches. Die äußere Pollenhaut der *Cucurbita* wird durch concentrirte Schwefelsäure nicht roth gefärbt, dagegen nimmt das unter Wasser gelb gefärbte Oel eine blaue oder violette, durch Jod und Schwefelsäure aber eine grüne Färbung an.

Das Pollenkorn von *Passiflora Lowei* Heer (Taf. X. Fig. 12) ist $\frac{2}{3}$ millim. groß; es hat gleich dem Pollenkorn von *Cucurbita* eine nur aus einer Schicht bestehende äußere Pollenhaut (Taf. X. Fig. 13), welche bei Anwendung von Schwefelsäure in einen mittleren Theil

und 3 große Deckel zerfällt. Der erstere sowohl als die letzteren sind mit zierlichen leistenförmigen Erhebungen, welche von oben gesehen einem Gewebe ähnlich sind, besetzt, zahlreiche kleine Stacheln bedecken den Grund der von diesen Leisten umschlossenen Felder. Die innere Grenze der äußeren Pollenhaut ist nicht wie in den vorhergehenden Fällen glatt, sondern knotig (Taf. X. Fig. 13). Die hier sehr dicke innere Haut des Pollenkornes, welche unter Schwefelsäure verschwindet, liegt ihr dicht angeschmiegt. Oeltropfen fehlen im Umkreis der Pollenkörner.

Die leistenförmigen Bildungen auf der äußeren Pollenhaut treten bei der Abtheilung der Cichoraceen mit polyedrischen Pollenkörnern (Taf. X. Fig. 19) noch schöner hervor. Auf dem Querschnitt des Pollenkorns von *Scorzonera hispanica* ($\frac{24}{10}$ — $\frac{32}{10}$ millim. groß) erscheinen sie kammartig (Taf. X. Fig. 18), doch ist das Pollenkorn zu klein, um hier ihre Structur näher bestimmen zu können. Die äußere Pollenhaut ist einfach, sie fehlt den drei zum Austritt des Pollenschlauches bestimmten Stellen vollständig und die innere aus Zellenstoff bestehende Haut ist dafür an den drei genannten Stellen um so stärker verdickt, was nach Entfernung der äußeren Haut besonders deutlich wird (Taf. X. Fig. 20). Bei *Tragopogon* und bei *Calendula* fehlt die äußere Pollenhaut ebenfalls an diesen Stellen und hat somit MEXEN gegen v. MONZ vollkommen Recht, wenn er behauptet, daß viele Pollenkörner wirkliche Löcher in der äußeren Pollenhaut besitzen. Ein gelbes Oel hängt in großen Tropfen an den Pollenkörnern.

Das Pollenkorn von *Clarkia pulchella* ($\frac{12}{10}$ — $\frac{16}{10}$ millim. groß) hat eine durchaus glatte Oberfläche; seine äußere Pollenhaut besteht aus zwei Schichten, welche auf dem Durchschnitt spaltenartig von einander weichen (Taf. X. Fig. 17), was schon MEXEN durchaus richtig abgebildet hat¹⁾. Beide Schichten sind aber an den drei Austrittsstellen für den Pollenschlauch miteinander verbunden, was MEXEN nicht gesehen hat. An den drei Austrittsstellen ist die innere Schicht, und zwar an der freien Innenseite, mit zierlichen Erhebungen versehen. Die zum Austritt des Pollenschlauches bestimmten Stellen sind hier durch eine äußerst zarte Schicht der Außenhaut verschlossen. Die innere Membran ist äußerst zart, der Inhalt körnig, Oeltropfen fehlen.

Auch das im trockenen Zustande längliche, mit einer Längsfalte

¹⁾ MEXEN, Pflanzenphysiologie. Taf. XI. Fig. 24 u. 26.

versehene (Taf. X. Fig. 14), im Wasser aber kugelig aufquellende, Pollenkorn der *Yucca gloriosa*, $\frac{1}{25}$ millim. groß, hat eine glatte einfache äußere Pollenhaut, die, wie der Querschnitt zeigt, an der einwärts gefalteten Stelle viel dünner ist, ja in der Mitte derselben gar zu fehlen scheint (Taf. X. Fig. 15), was durch die Anwendung von Schwefelsäure fast zur Gewissheit wird. Unter dieser eingefalteten Stelle ist die überhaupt mit doppelter Contour sichtbare innere Pollenhaut, welche sich durch Jod- und Schwefelsäure blau färbt, ungleich stärker verdickt. In der Structur der Haut selbst liegt hier demnach die Eigenthümlichkeit, daß sich das Pollenkorn beim Eintrocknen an der bestimmten Stelle falten muß, während v. MOHL angiebt, daß die Ursache der Faltung nicht in einer besonderen Organisation der inneren Haut zu suchen wäre, da diese nach ihm einen völlig gleichmäßigen Bau besitzen soll¹⁾. — Das Pollenkorn von *Gladiolus segetum* ist ebenso gebaut, die Einfaltungsstelle ist aber hier mit einer deckelartigen Bekleidung der äußeren Pollenhaut verschlossen.

Die Pollenkörner von *Thunbergia coccinea* endlich haben eine einfache äußere Pollenhaut, welche aus einem um die kugelige innere Pollenzelle spiralg aufgewundenen flachen Bande besteht (Taf. X. Fig. 21), das sich als solches unter Schwefelsäure, welche die innere Haut zerstört, das Band der äußeren Haut dagegen roth färbt, abrollen läßt (Taf. X. Fig. 22 und 23) und in der Regel aus einem Stück, seltener aus 2 und 3 Stücken besteht, und einestheils an die sogenannten Schleuderer der Sporen von *Equisetum* (p. 271), anderentheils aber an die spiralgigen Verdickungen der Zellenwände überhaupt erinnert. Bei der genannten *Thunbergia* glatt, kehrt dasselbe Spiralband bei anderen Arten derselben Gattung mit Warzen und Stacheln besetzt wieder. Tropfen eines farblosen Oels lagern in den Vertiefungen zwischen den Bündern.

Ich glaube nicht, daß man für die mitgetheilten Fälle, welche ich größtentheils (*Nyctago*, *Mirabilis*, *Gossypium*, *Cucurbita*, *Convolvulus*, *Scorzonera*, *Clarkia*, *Lavatera*, *Malope*, *Canna*, *Agrostemma*) durch aufbewahrte sehr elegante Präparate beweisen kann, eine andere als die oben von mir versuchte Erklärung ihres Entstehens zu geben vermag, indem schon in diesen wenigen Beispielen die verschiedenartigsten Gestalten der Verdickungsweise, die wir auch für die Membran anderer

¹⁾ v. MOHL, Bau und Formen der Pollenkörner. p. 28.

Pflanzenzellen kennen, wiederkehren, deren Formenreichtum aber nach FRITZSCH's schönen Untersuchungen noch viel größer sein muß.

Soweit jetzt meine Beobachtungen gehen, halte ich die von FRITZSCH aufgestellten Unterscheidungen in 4 verschiedene Pollenhäute nicht gerechtfertigt, denn 4 Häute, welche bei den Onagraceen vorkommen sollen, kann ich, im Einklang mit MEXEN, dort (bei *Clarkia* und *Oenothera*) nicht finden; es sind nur 3 Schichten vorhanden. Ich kann überhaupt nur zwei, eine äußere und eine innere Pollenhaut, demnach eine Exine und eine Intine, oder eine Außen- und Innenhaut des Pollens, welche sich ohemisch von einander unterscheiden, annehmen. Die Außenhaut kann fehlen, bei *Zostera* und nach FRITZSCH auch bei *Najas*, *Ruppia* und *Zanichellia*, überhaupt, wie es scheint, bei den unter Wasser blühenden Gewächsen; die Innenhaut fehlt dagegen niemals, allein sie kann oftmals sehr zart erscheinen und sich dadurch beinahe der Beobachtung entziehen, bei *Nyctago*, *Mirabilis*, *Convolvulus* und *Clarkia*; sie kann aber auch von bedeutender Stärke auftreten, bei *Passiflora* und bei *Canna*, wo die einfache äußere Haut sehr zart, aber mit warzenförmigen Erhebungen besetzt ist; sie kann endlich von ungleicher Stärke und zwar unter den Austrittsstellen des Pollenschlauches stärker verdickt erscheinen; bei *Yucca*, *Gladiolus*, *Cucurbita*, *Scorzonera*, *Gossypium*, *Malva*, *Lavatera*, *Malope*, *Campanula* u. s. w. Die innere Pollenhaut hat niemals Öffnungen. Eine doppelte Schicht der inneren Haut möchte nur bei dem Pollen der Nadelhölzer vorkommen (Taf. X. Fig. 3), dort aber eine andere Erklärung finden. Die Außenhaut kann dick oder dünn, einfach (*Cucurbita*, die *Cichoraceen*, *Canna*) oder aus 2 Schichten bestehend (*Nyctago*, *Mirabilis*, *Convolvulus*, *Clarkia*, die *Malvaceen*) auftreten; sie kann glatt, aber auch mit Warzen, Stacheln und leistenförmigen Erhebungen besetzt sein und eine bestimmte Anzahl verdünnter Stellen oder offener Löcher (*Scorzonera*, *Tragopogon*, *Calendula*) für den Austritt des Pollenschlauches besitzen. Diese Austrittsstellen können als Porencanäle (bei *Nyctago* und *Convolvulus*), aber auch als mit Deckeln verschlossene Löcher (*Cucurbita*, *Alsina*, *Stellaria*, *Agrostemma*) erscheinen. Es können endlich außer den Porencanälen noch hohle Räume mit offenen Ausführungsgängen (*Nyctago*, *Mirabilis*) vorkommen, welche in den kleinen, dicht nebeneinanderstehenden, stabförmigen, Erhebungen bei *Convolvulus* und *Cucumis*, desgleichen in der nicht ganz klaren Zeichnung der Leisten von *Scor-*

zonera wiederkehren. Bei *Malope grandiflora* sind diese hohlen Räume am zierlichsten und zugleich am deutlichsten entwickelt. Bei *Althaea rosea* fehlen dieselben. — Es scheint als ob überall, wo offene Löcher oder auch Deckel in der Außenhaut vorkommen, unter diesen Löchern die Innenhaut Verdickungen (Aufquellungen?) besitzt.

v. MOHL hat die Formen der Pollenkörner für eine große Anzahl von Pflanzen, sowohl vergleichend miteinander als auch nach den Familien geordnet, zusammengestellt, und ist dabei zu dem Resultat gekommen, daß gar nicht selten sogar unter den Arten einer Gattung verschiedene Formen vorkommen; im Allgemeinen aber die Gestalten der Pollenkörner für bestimmte Familien oder deren Abtheilungen ziemlich constant sind.

Die von mir untersuchten Pollenkörner lassen sich folgendermaßen unterordnen:

1. Ohne deutlich erkennbare Stellen für den Austritt des Pollenschlauches: *Matthiola madeirensis*, *Cephalanthera*, *Limodorum*, *Furcroya*, *Anona*, *Oreodaphne*, *Persea*.

2. Mit einer Stelle zum Austritt des Pollenschlauches: *Musa*, *Strelitzia*, *Bromelia*, *Gladiolus*, *Yucca*, *Phormium*, *Saccharum*, *Triticum* und überhaupt die Mehrzahl der Monocotyledonen; *Cypripedium*, *Watsonia* u. s. w. sollen nach v. MOHL zwei Austrittsstellen besitzen.

3. Mit zwei Austrittsstellen: *Ficus comosa* und nach FRIEZE *Justicia*, *Beloperome*, *Banksia*, desgleichen *Limnanthes* mit gekrümmter Form des Pollenkorns.

4. Mit drei Austrittsstellen: *Onagraceae* (*Clarkia*, *Oenothera*, *Fuchsia*, *Epilobium*), *Proteaceae* (*Manglesia*, *Hakea*), *Viola*, *Rhinanthaceae* (*Rhinanthus*, *Melampyrum*), *Orobanchaceae* (*Orobanche*, *Lathraea*), *Cupuliferae* (*Fagus*, *Quercus*, *Castanea*, *Corylus*, *Carpinus*), *Betulineae* (*Betula*, *Alnus*), *Tilia*, *Fraxinus*, *Loranthaceae* (*Viscum*, *Arceuthobium*), *Ericaceae* (*Clethra*, *Visnea*, *Monotropa*), *Lythrariceae* (*Lythrum*, *Cuphea*), *Vitis*, *Cleome*, *Euphorbiaceae* (*Euphorbia canariensis*, *Poinsettia*), *Ilex*, *Sellia*, *Amsonia*, *Ceanothus*, *Polycarena*, *Carica Papaya*, *Ardisia*, *Bugenvillea*, *Coffea*, *Mangifera*, *Isoplexis*, *Borragineae* (*Borrago*, *Ecchium*, *Anchusa*), *Compositae* (*Scorzonera*, *Tragopogon*, *Calendula*), *Haliota*. Diese Form des Pollens ist bei den dicotyledonen Pflanzen am häufigsten vertreten¹⁾.

¹⁾ Die Zahl der Austrittsstellen ist aber keinesweges durchaus constant, so findet man bei *Oenothera* gar nicht selten Pollenkörner mit 4 Austrittsstellen.

5. Mit vier bis fünf Austrittsstellen: *Impatiens*, *Ulmus*, *Styldium*, *Alnus*, *Carpinus*, *Bombax*, *Campanula*.

6. Mit acht oder mit vielen Oeffnungen: *Malvaceae* (*Malva*, *Hibiscus*, *Gossypium*, *Althaea*, *Lavatera*, *Malope*), *Amaranthaceae* (*Albisia*, *Celosia*), *Chenopodiaceae* (*Beta*), *Convolvulus*, *Nyctago*, *Mirabilis*, *Ipomaea*, *Opuntia* (*Haliota*, ebenfalls zu den Cacteen gehörig, hat nur drei solcher Stellen) *Alsineae* (*Alsine*, *Stellaria*, *Cerastium*), *Sileneae* (*Gypsophila*, *Agrostemma*), *Cucurbita Pepo* und nach *FRITZSCH* bei *Cactus*, *Fumaria*, *Polemonium*, *Cobaea*.

7. Pollenkörner zu vier vereinigt; bei den Orchideen mit gelappter Pollenmasse, bei vielen *Ericaceen* (*Pyrola*), bei *Typha*, *Furcroya*, *Anona*. Sechszehn Zellen mit einander verbunden bei *Acacia*.

8. Pollenkörner mit bandartig entwickelter Aufsenshaut. Als Spiralfaltband bei *Thunbergia* und nach *FRITZSCH* auch bei *Berberis*; in zierlichen Bändern und deckelartigen Gestalten bei den *Passifloren* und nach *FRITZSCH* bei *Justicia*.

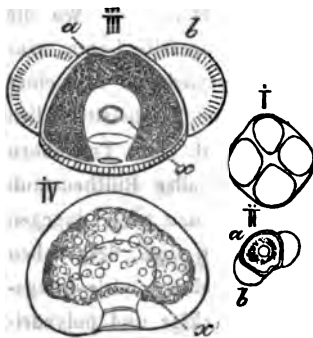
9. Mit Deckeln in der Aufsenshaut, welche beim Austritt des Pollenschlauches in die Höhe gehoben werden: *Cucurbita*, *Stellaria*, *Agrostemma* und nach *FRITZSCH* auch *Scabiosa*.

Außerdem lassen sich noch die Formen unterscheiden, wo die Austrittsstellen im trockenen Zustande in einer Längsfalte liegen, was namentlich für die Pollenkörner vieler *Monocotyledonen* mit einer Austrittsstelle und für den Blütenstaub mit 2 und 3 Austrittsstellen gilt, allein durchaus nicht allgemeine Geltung hat. Das Pollenkorn der *Gramineen* z. B. hat keine Falte, ebenso aller Blütenstaub mit dicker Aufsenshaut (*Onagrarieae*, *Compositae* u. s. w.), dagegen bildet die Austrittsstelle bei den *Liliaceen*, *Irideen* u. s. w., desgleichen bilden die 3 Austrittsstellen bei den *Cupuliferen* ebenso viele Längsfalten. Auch kann man kugelige, längliche, dreieckige und polyedrische Formen der Pollenkörner unterscheiden.

Ebenso verschieden als die Formen ist auch die Größe der Pollenkörner, welche für dieselbe Pflanze ziemlich constant ist. Die größten Pollenkörner habe ich bei den *Malvaceen* und *Nyctagineen*, die kleinsten bei den *Ficus*-Arten gefunden (das Pollenkorn der *Malope grandiflora* misst $\frac{40}{100}$ millim. im Durchmesser, das Pollenkorn von *Ficus elastica* dagegen nur $\frac{1}{10}$ millim.). Während nun bei allen anderen Pflanzen, soweit jetzt bekannt, die innere Pollenhaut selbst durch Ausdehnung an einer bestimmten Stelle als Pollenschlauch hervortritt, (Taf. X.

Fig. 5), wovon man sich am besten überzeugt, wenn man die äußere Haut durch Rollen mit der Deckplatte entfernt (Taf. X. Fig. 6), so bilden sich bei den Coniferen und wahrscheinlich auch bei den Cycadeen, in der eigentlichen Pollenzelle erst Tochterzellen, deren eine zum Pollenschlauch wird. FRITZSCH, der diese Zellenbildung wohl zuerst gesehen, hat sie gänzlich verkannt und als Zwischenkörper beschrieben, MEYEN dagegen hat sowohl bei *Larix* als auch bei *Pinus* die Sache richtig aufgefaßt; aber die Bildung des Pollenschlauches aus einer dieser Tochterzellen ist erst viel später, von GÉLÉSNOW, beobachtet worden. Ich¹⁾ habe darauf gezeigt, daß eine Bildung von Tochterzellen in der Pollenzelle allen Coniferen eigen ist und daß sich hier zwei Typen unterscheiden lassen, nämlich 1. mit Bildung zweier Tochterzellen von ungleicher Größe (Taf. X. Fig. 2), deren größere zum Pollenschlauch wird, der die aufquellende Mutterzelle durchbricht, wobei die Außenhaut des Pollenkorns als zweiklappige Hülle abgestreift wird (*Taxus*, *Thuja*, *Cupressus*, Taf. X. Fig. 3); 2. mit Bildung zweier Tochterzellen von ungleicher Größe, deren kleinere sich mehrmals in wagerechter Richtung theilt und so einen mehrzelligen Körper im

Fig. 238.



Innern des Pollenkorns bildet, dessen Endzelle zuletzt als Pollenschlauch hervortritt, wobei ebenfalls die Außenhaut abgestreift wird (*Larix*, *Pinus*, *Picea* [Fig. 238], *Abies*, *Podocarpus*, *Ephedra*, Taf. X. Fig. 4). Diese Zellenbildung im Innern des Pollenkorns erscheint erst kurz vor dem Verstäuben der Anthere und hierin ist der Grund zu suchen, daß sie so lange unbekannt geblieben. MEYEN will noch vor-

Fig. 238. Blütenstaub von *Picea vulgaris*. I Die Mutterzelle mit den vier Specialmutterzellen, aus denen die jungen Pollenkörner durch Wasseraufsaugung hervorgetreten sind. II Ein solches Pollenkorn, schon mit dem centralen Theile (a) und den beiden seitlichen Anhängen (b) versehen. III Ein reifes Pollenkorn, α der Zellenkörper, dessen freie Endzelle später den Pollenschlauch bildet. IV Die innere Pollenhaut, durch Anwendung von Salpetersäure aus der äußeren Pollenhaut hervorgetreten. (I und II 200mal, III und IV 300mal vergrößert.)

¹⁾ Meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie. p. 148 u. 284.

übergehende Zellenbildungen im Innern des Pollenkorns einiger Liliaceen beobachtet haben.

Der Pollen der Abietineen und des Podocarpus hat eine sehr eigenthümliche Gestalt, er besteht nämlich aus einem mittleren Theil und zwei halbkugeligen seitlichen Anhängseln (Fig. 238) die Außenhaut scheint hier aus zwei (?) Schichten zu bestehen. MEXEN glaubte, daß 3 Pollenkörner zu einem mittleren fruchtbaren und 2 sterilen seitlichen Körnern verwachsen wären; allein diese Ansicht beruht auf einem Irrthum, indem eine einfache Innenhaut, welche sogar, wenn sie durch Anwendung von Salpetersäure frei austritt, durch Aufnahme von Flüssigkeit ihre Gestalt verändert und eine rundliche Blase darstellt, die äußere Haut mit ihren Anhängseln ganz ausfüllt, so daß selbige alsdann leer erscheint. Die seitlichen Anhängsel bilden sich überdies schon vor der Resorption der Specialmutterzellen.

Der Inhalt der Pollenkörner, die Fovilla, besteht aus einer Flüssigkeit, welche immer Eiweißstoffe gelöst oder als körniges Protoplasma suspendirt, desgleichen meistens Zucker enthält, weshalb Schwefelsäure oftmals eine rosenrothe Färbung bewirkt. Größere und kleinere Körner, welche theils durch Jod blau, häufig aber auch nur gelb gefärbt werden (Stärkemehl und vielleicht Inulin), desgleichen Tropfen eines fetten Oeles sind in dieser Flüssigkeit verbreitet. Bei den schlauchförmigen Pollenkörnern der Zostera beobachtet man eine deutliche Circulation des Protoplasma, der Saftströmung der Charen ähnlich, welche Erscheinung bisweilen auch bei ganz frisch von der Narbe gehobenen Pollenschläuchen wahrgenommen wird¹⁾. Die größeren Körnchen (Stärkemehl, Oeltropfen u. s. w.) dieser Fovilla zeigen im Wasser vertheilt immer die bekannte Molecularbewegung, allein bis jetzt ist es Niemand gelungen, im Inhalt des Pollenkornes bewegliche Samenkörper oder Schwärmsäden zu finden; selbst im Momente der Befruchtung besteht die Fovilla noch aus denselben Körnchen von ungleicher Größe, nur ist das Stärkemehl meistens verschwunden. Im Pollenschlauch von Citrus habe ich dagegen zur Zeit der Befruchtung kleine, länglich runde, bewegungslose, Körper wahrgenommen, welche durch Jod gelb gefärbt werden und hier die Befruchtung zu vermitteln scheinen. MEXEN und alle, welche im Pollenschlauch Samenthiere zu sehen glaubten, sind durch die Molecularbewegung getäuscht

¹⁾ AMICI, welcher die Pollenschläuche entdeckte, hat auch diese Circulation, bei Portulaca, zuerst gesehen.

worden. — Ein, wie es scheint, immer centraler Zellenkern fehlt dem Pollenkorn niemals, allein er ist des körnigen dunkelen Stoffes halber, oft schwer sichtbar zu machen.

Der Inhalt des Pollenkornes besitzt eine große Verwandtschaft zum Wasser; das trockene, meist zusammengesunkene, oder gefaltete Pollenkorn quillt sofort wieder auf, eine glatte Form annehmend; ja nicht selten ist die Wasseraufnahme so bedeutend, daß die innere Membran schlauchartig aus den zum Austritt des Pollenschlauches bestimmten Stellen hervorgedrängt wird, oder gar zerreißt, worauf der körnige Inhalt in der Regel darmförmig hervorquillt. Das Hervortreten des Schlauches scheint bei vielen Pflanzen durch den an dieser Stelle reichlicher abgelagerten Zellenstoff sehr begünstigt zu werden, so daß die fast augenblickliche Bildung des Schlauches durch eine Ausdehnung der hier stärker verdickten, auch, wie es scheint, weniger verdichteten Zellenstoffwand erfolgt und auf gleiche Weise das normale erste Hervortreten des Pollenschlauches, durch die Feuchtigkeit der Narbe, zu erklären ist. Die innere Pollenhaut quillt in denjenigen Fällen, wo sie stark entwickelt ist (bei *Passiflora* und *Canna*), in Wasser bedeutend auf, sie dehnt sich aus, während die äußere Haut ihr nicht zu folgen vermag, was auf dünnen Querschnitten eine Umwendung der Häute des Pollenkorns zur Folge hat, so daß die Innenhaut nach Außen tritt.

Der auf der Narbe entstandene Pollenschlauch wächst darauf, durch die Ausschwitzung derselben und des leitenden Zellengewebes im Staubwegcanal und wahrscheinlich auch durch die reichliche Nahrung seiner eigenen Fovilla erhalten, und zwar, wie es scheint, zunächst an seiner Spitze weiter; er verzweigt sich auch nicht selten, z. B. bei der Buche fast normal (Taf. VIII. Fig. 42), seltener bei den Nadelhölzern, auch einzeln bei *Crocus*, *Oenothera muricata* und *Viola* (Fig. 240. p. 378), so daß ein Pollenschlauch möglicher Weise mehrere Samenknospen befruchten kann. Eine Zellenbildung im Pollenschlauch ist mit Ausnahme der Coniferen, wo selbige (ob normal oder abnorm?) bisweilen vorkommt, nicht beobachtet. Als lange, meistens dünnwandige, Röhren steigen die Pollenschläuche bei den mit einem Fruchtknoten versehenen Gewächsen durch den Staubwegcanal in die Fruchtknotenhöhle hinab. Die ersten Pollenschläuche wurden von Amici¹⁾ gesehen.

Das Oel, welches viele Pollenkörner umgibt und oftmals dem

¹⁾ Amici, Atti della Societ. ital. resid. in Modena. 1823.

Blütenstaub in Masse seine Farbe verleiht, bei den Liliaceen, Phormium, Scorzonera, Nyctago, wird entweder von dem Polleninhalte durch die Membran des Pollenkorns ausgeschwitz, wofür vielleicht das Vorkommen dieses Oeles in den Hohlräumen der äußeren Pollenhaut von Nyctago sprechen möchte, oder es ist ein Zersetzungsproduct der Mutterzellenhäute und derjenigen Zellen, welche die letzteren ernähren und beim Reifen der Anthere verschwinden, was in dem reichlichen Vorkommen dieses Oeles längs der inneren Wandung der Antherenfächer eine Stütze findet. Entschieden ist dieses oftmals schön gefärbte Oel als solches in der Fovilla des Pollenkornes nicht vorhanden. Bei Gossypium und Malops ist es weniger öltartig, sondern mehr als kleberige, fadenziehende Masse vorhanden und bei den Onagrarien findet man statt seiner kleberige Fäden, welche die Pollenkörner umgeben.

Nach REISSACK und KARSTEN¹⁾ entwickeln sich aus den Pollenschläuchen, wenn selbige durch ein saftiges Pflanzengewebe ernährt (im Mark eines Dahlia-Stengels) fortwachsen, Zellenformen, welche Pilzfäden ähnlich sind, ja bisweilen mit einer Pilzfructification hervortreten sollen (?) — GÖPPERT²⁾ hat fossilen Blütenstaub gefunden³⁾.

¹⁾ REISSACK, über die selbstständige Entwicklung der Pollenzelle zur keimtragenden Pflanze. Nova acta academiae Leop. Carol. XXI. 8. — KARSTEN, botanische Zeitung 1849. p. 361.

²⁾ GÖPPERT, de floribus in statu fossili. Breslau 1837.

³⁾ Zur Literatur über den Pollen:

DECAISNE, sur le développement du pollen, de l'ovule et sur la structure des tiges du Gui (Viscum album). Mém. de l'acad. de Bruxelles. XIII. 1840.

FRITZSCHE, über den Pollen. Petersburg 1837.

GOLDMANN, Entwicklungsgeschichte des Pollens von Gloxinia. Bot. Zeit. 1848. p. 873.

GRIEHWALD, Beitrag zur Entwicklung des Pollens. Linnaea 1852.

HOFMEISTER, über die Entwicklung des Pollens. Bot. Zeit. 1848.

MRYN, Pflanzenphysiologie. Bd. III.

v. MOHL, über den Bau und die Formen der Pollenkörner. Bern 1834. — Ders., vegetabilische Zelle. p. 123—124.

NÄGELI, zur Entwicklungsgeschichte des Pollens bei den Phanerogamen. Zürich 1842.

PRINGSHEIM, Bau der Pflanzenzelle. Berlin 1855.

PURKINJE, de cellulis antherarum fibrosis. Vratislaviae 1830.

REICHENBACH, fil. de pollinis orchidearum generi et structura. Leipzig 1852.

SCHLEIDEN, Grundzüge. Bd. II. p. 293—298.

UNGK, merismatische Zellenbildung bei der Bildung des Pollens. 1844.

WIMMEL, Entwicklungsgeschichte des Pollens. Bot. Zeit. 1850. p. 225.

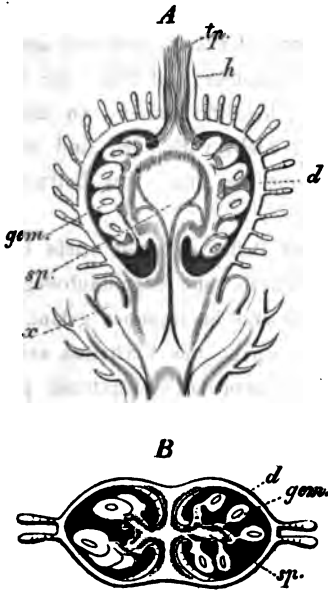
Die Bestäubung.

§. 78. Bei dem Vorgange der Befruchtung hat man zwischen der Bestäubung und dem Zusammentreffen des Pollenschlauches mit dem Keimkörperchen im Embryosack der Samenknospe zu unterscheiden. Der letztgenannte Vorgang, von welchem das Entstehen der Keimanlage abhängt, wird in der Regel, und mit Recht, als die eigentliche Befruchtung bezeichnet. Die Zeit, welche der Pollenschlauch gebraucht, um von der Narbe durch den Staubwegcanal bis an die Samenknospen in der Fruchtknotenöhle zu gelangen, ist nach den Pflanzen sehr verschieden. Die Länge des Staubweges und die demselben entsprechende Länge der Pollenschläuche kommt hier weniger in Betracht als die nach den Pflanzen verschiedene Lebensthätigkeit der letzteren; bei einem sehr kurzen Staubweg gebraucht der Pollenschlauch oftmals mehr Zeit als bei einem um 50mal längeren Stylus einer anderen Pflanze. (Bei *Gladiolus segetum* gelangen die Pollenschläuche in weniger als 3 Tagen von der Narbe durch den zwei Zoll langen Staubweg bis zur Samenknospe, bei *Colchicum* brauchen sie nach HORNMEISTER nur 10—12 Stunden.) Die Bildung der Pollenschläuche erfolgt auf der Narbe, die in den meisten Fällen eine an Nahrungstoffen, Zucker, Gummi und stickstoffhaltigem Schleim, reiche Flüssigkeit, die sogenannte Narbenfeuchtigkeit, absondert, welche durch Diffusion von der inneren Pollenhaut aufgenommen wird und deren Wachsthum veranlaßt, dessen Resultat der Pollenschlauch ist. Nur in seltenen Fällen tritt aus einem Pollenkorn mehr als ein Schlauch hervor, obschon am Pollenkorn sehr vieler Pflanzen mehrere Oeffnungen oder verdünnte Stellen der Cuticula zum Austritt des Schlauches vorhanden sind. Nur bei wenig Pflanzen treibt das Pollenkorn schon innerhalb der Anthere Schläuche (bei *Limodorum abortivum*, bei *Cupressus*, *Strelitzia regina* und *S. Augusta*).

Wie nun die Narbe durch das Secret ihrer Oberhaut die erste Bildung der Pollenschläuche veranlaßt, so fördert das gleichfalls secernirende Gewebe der inneren Fläche des Staubwegcanals, welcher in der Regel eine durch die secernirenden Zellen sehr verengerte Röhre bildet, die weitere Ernährung und geleitet dieselben sicher in die Fruchtknotenöhle hinab (Fig. 239). Dies Gewebe wird deshalb auch als das leitende Gewebe (*thela conductrix*) des Staubwegcanals bezeichnet; durch dasselbe, welches sich längs der inneren Wand der

Fruchtknotenhöhle fortsetzt, gelangen die Pollenschläuche endlich bis zum Knospenmund der Samenknospen. Bei den Pflanzen mit wandständigen Samenträgern, welche ihrer Stellung nach den einwärts geschlagenen Rändern der Fruchtblätter entsprechen, bildet, gleichfalls diesen Rändern entsprechend, das leitende Gewebe Vorsprünge im Staubwegcanal, welche als vorstehende Längsleisten bis in die Fruchtknotenhöhle verlaufen und dort als wandständige Samenträger endigen (p. 321). Die Pollenschläuche steigen in solchen Fällen vielfach als ebenso viele, oder bei den Orchideen mit gespaltenen Samenträgern als doppelt so viele Stränge, als Samenträger vorhanden sind, gesellig in die Fruchtknotenhöhle hinunter.

Fig. 239.



Bei den Nadelhölzern und bei den Cycadeen, wo der Fruchtknoten fehlt, gelangt das Pollenkorn unmittelbar auf die Samenknospe. Die einfache Knospenhülle und der Knospenkern secerniren hier eine ähnliche Flüssigkeit als bei den übrigen Pflanzen Narbe und Staubwegcanal aussondern, selbige veranlaßt die Bildung der Schläuche und bezeichnet ihnen gleichfalls ihren Verlauf bis zum Embryosack. Bei *Araucaria brasiliensis* werden die Schläuche schon zwischen den Samenschuppen gebildet und hängen als lange, weiße Fäden aus dem Knospenmund der Samenknospe (Taf. X. Fig. 27).

In vielen Fällen wird der obere Theil des Pollenschlauches, wenn das untere Ende sein Ziel erreicht hat, nicht mehr ernährt, er vertrocknet alsdann mit der Narbe; man findet in solchem Falle wohl

Fig. 239. *A* Längsschnitt durch den Fruchtknoten von *Veronica serpyllifolia* zur Blüthezeit, *d* die Wand der Fruchtknotenhöhle, *gem* Samenknospe, *h* unterer Theil des Staubweges, von Pollenschläuchen (*tp*), welche in die beiden Fruchtknotenfächer herabsteigen, erfüllt, *sp* der Samenträger, *x* eine Ausbreitung des Blütenbodens (*Discus*). *B* Ein Querschnitt durch die Mitte des Fruchtknotens. (Vergrößerung 30 mal.)

Fig. 239. *A* Längsschnitt durch den Fruchtknoten von *Veronica serpyllifolia* zur Blüthezeit, *d* die Wand der Fruchtknotenhöhle, *gem* Samenknospe, *h* unterer Theil des Staubweges, von Pollenschläuchen (*tp*), welche in die beiden Fruchtknotenfächer herabsteigen, erfüllt, *sp* der Samenträger, *x* eine Ausbreitung des Blütenbodens (*Discus*). *B* Ein Querschnitt durch die Mitte des Fruchtknotens. (Vergrößerung 30 mal.)

in der Fruchtknotenöhle oder im Staubwegecanal die Schlüchse, aber man vermifst den Zusammenhang derselben mit dem Pollenkorn, dem sie vormals entsprungen sind, wodurch sich Rob. Brown täuschen liefs, indem er die Pollenschläuche der Orchideen für Zellen des leitenden Gewebes erklärte¹⁾. Dies gilt namentlich für diejenigen Pflanzen, bei welchen die Bestäubung und die Befruchtung der Zeit nach weit auseinanderfallen, z. B. für die Haselnufs, Hainbuche und Erle, die im ersten Frühjahre (die Haselnufs im Februar) bestäubt werden, zu einer Zeit, wo die beiden Samenknoſpen noch nicht vorhanden sind und erst im Sommer (die Haselnufs gegen Ende des Juni) zur Befruchtung kommen.

Die Narbe mit den oberen Theilen der Pollenschläuche stirbt bei diesen Pflanzen frühzeitig ab; im leitenden Gewebe des Staubweges bleiben jedoch die Schlüchse lebendig und erst im Sommer gelangen sie in den Fruchtknoten und zur Samenknoſpe. Dies Verhalten erinnert an einige Insecten, für welche eine einmalige Begattung genügt, indem der männliche Same in einem besonderen Behälter (der Samentasche) für lange Zeit lebendig bleibt. Bei vielen Nadelhölzern (*Pinus*, *Juniperus*) erfolgt die Bestäubung in dem einen Jahre und die Befruchtung in dem andern; hier bleibt das Pollenkorn entweder ein Jahr lang scheinbar unthätig, oder er treibt schon im ersten Jahre seinen Schlauch und dieser verweilt bis zum andern Jahre im Gewebe der Samenknoſpe. Derartige Nadelhölzer haben deshalb eine 2- oder gar 3jährige Samenreife. *Abies*, *Picea*, *Larix*, *Taxus*, *Podocarpus*, *Araucaria*, *Thuja*, *Cupressus* und *Ephedra* haben einjährige Samenreife, die meisten *Pinus*-Arten haben eine 2jährige Samenreife, *Pinus Pinea* dagegen bedarf, gleich *Juniperus*, dreier Jahre, um ihre Samen zu reifen. Bei *Colchicum autumnale* gelangt nach *Hornkistner* der Pollenschlauch im Herbst zum Embryosack, aber erst im kommenden Frühling (April) zeigen sich die ersten Erscheinungen der Befruchtung. — Bei *Citrus nobilis* fallen Ende Mai (in Funchal) Anthere und Staubweg vom Fruchtknoten, der Pollenschlauch ist schon bis zum Embryosack hinabgestiegen, die Befruchtung aber erfolgt erst zu Ende des Juni.

Der Pollenschlauch kann sich als eine selbstständige Zelle, nach

¹⁾ *Schleiden* giebt eine Herzhählung derjenigen Pflanzen, bei welchen er den Pollenschlauch vom Pollenkorn bis zu den Samenknoſpen verfolgt hat. Grundzüge Auf. II. Bd. II. p. 365.

der Weise, in welcher er ernährt wird, nach verschiedenen Seiten ausbreiten; er kann überdies an der einen Stelle dicker, an der anderen dagegen dünner werden, er kann sogar wie bei *Taxus*, *Thuja* und *Araucaria* blasenartige Anschwellungen, oder wie bei *Fagus* lange seitliche Verzweigungen (Taf. VIII. Fig. 42) treiben. — Für manche Pflanzen sind derartige Verhältnisse ziemlich constant, so in den angeführten Fällen, für andere sind sie dagegen zufällig; man kann deshalb für den Pollenschlauch einer gegebenen Pflanze weder eine bestimmte Länge, noch eine bestimmte Breite und ebensowenig ein sich unter allen Umständen gleich bleibendes Verhalten angeben. Wenn sich der Pollenschlauch verzweigt, so kann jeder Zweig desselben eine besondere Samenknope befruchten. Verzweigte Pollenschläuche hatte schon MEYEN gesehen, GÉLÉZNOW hat sie bei mehreren Cruciferen gefunden, ich habe sie bei *Viola tricolor*, bei *Oenothera muricata*, bei *Crocus vernus*¹⁾, bei *Thuja*²⁾ und bei *Araucaria* beobachtet (p. 370).

Der Inhalt des Pollenschlauches besteht außer der Zellflüssigkeit und außer dem stickstoffhaltigen Schleim (v. MONZ's Protoplasma) noch aus körnigen Stoffen, als Stärkmehl, Inulin (?), ferner aus kleinen Oeltropfen; im Zellensaft sind außerdem in der Regel noch Zucker und Dextrin (?) gelöst vorhanden. Die körnigen Stoffe im Pollenschlauch zeigen häufig eine Molecularbewegung und haben durch selbige früher zu der Annahme der Gegenwart beweglicher Samenfäden im Pollenschlauch Veranlassung gegeben (p. 369). — Auch HOFMEISTER's Vermuthung, daß im Pollenschlauch der Nadelhölzer Samenfäden vorkommen möchten, hat sich bis jetzt nicht bestätigt. — Wenn der Pollenschlauch bis zum Embryosack der Samenknope gelangt, ist das Stärkmehl in der Regel verschwunden; nur bei den Nadelhölzern (*Pinus silvestris* und *P. Srobus*) ist der ins Corpusculum getretene Pollenschlauch bisweilen noch mit Stärkmehlkörnern angefüllt. Das letztere scheint überhaupt mit der Bildung neuer Zellen nicht verträglich zu sein; ich kenne zum wenigsten keinen Fall einer Zellenbildung bei Gegenwart von Stärkmehl in der Mutterzelle.

Die Membran des Pollenschlauches ist eine Zellstoffwandung, sie entspricht einer wahren Zellenmembran; ihre Verdickung erfolgt durch Ablagerung von Schichten, wie sich dies bei der Anschwellung des Pollenschlauches im Knospenmunde (bei *Carica Papaya* und nach CAUEN

¹⁾ Flora 1858.

²⁾ Mikroskop. Zweite Aufl. Taf. IV. Fig. 15.

bei *Tradescantia*) bisweilen deutlich zeigt, auch scheint der Pollenschlauch vorzugsweise an seiner Spitze zu wachsen, indem diese, ehe er sein Ziel erreicht hat, in der Regel am zartesten ist.

Die Bestäubung erfolgt bei der Mehrzahl der Pflanzen auf sehr einfache Weise; namentlich gilt dies für alle Zwitterblüthen, wo die sich öffnende Anthere ihren Blütenstaub in verschiedener Art auf die Narbe überträgt. Bei einigen Pflanzen treten für diesen Zweck Bewegungsercheinungen auf, so legt sich z. B. bei *Berberis* und bei *Parnassia* der sich öffnende Staubfaden unmittelbar auf die Narbe, von der er vorher ziemlich weit entfernt war. Bei den *Campanulaceen* wächst dagegen der mit langen Haaren büstenartig dicht besetzte Staubweg, erst zur Zeit des Aufspringens der Antheren zwischen dieselben hervor und nimmt dadurch ihre Pollenkörner auf seine Haare, welche sich später einstülpen und damit den an ihnen hängenden Blütenstaub abstreifen und dem Winde zur Beförderung auf die Narbe übergeben. Die Luftströmungen sind überhaupt für die Bestäubung der Pflanzen sehr wichtig; sogar für die Zwitterblüthen, noch mehr aber für die Blüthen getrennter Geschlechter sind sie unentbehrlich. Viele Meilen weit führt oft der Wind als sogenannter Schwefelregen den Blütenstaub der Nadelhölzer. Aus der Windrichtung erklärt es sich auch, warum bei Bäumen getrennten Geschlechtes, z. B. bei *Taxus* und *Juniperus*, wenn die Geschlechter weit von einander stehen, in dem einen Jahre die Bestäubung erfolgt, während sie in dem anderen unterbleibt. Bei noch anderen Pflanzen, z. B. bei vielen Orchideen und bei den *Asclepiadeen*, sind wiederum die Insecten zur Bestäubung nothwendig, weil die Lage der Antheren zur Narbe, noch mehr aber die Beschaffenheit des Blütenstaubes selbst, hier eine Bestäubung auf dem gewöhnlichen Wege unmöglich macht. *Limodorum* und die *Cephalantera*-Arten bestäuben sich selbst, ebenso *Stylidium adnatum*. Für die meisten Feigenarten scheint ebenfalls die Mitwirkung der Insecten nothwendig, weil hier im Innern eines geschlossenen Bechers bei eingeschlechtigen Blüthen der Wind nicht wirken kann. Bei einigen Wasserpflanzen mit getrenntem Geschlecht (*Valisneria*) endlich geschieht die Bestäubung durch den Wellenschlag, der die männlichen sich ablösenden Blüthen den weiblichen Blumen zuführt.

Die Beschaffenheit der Narbe zur Zeit des Verstäubens der Antheren ist für die Befruchtung von großer Bedeutung; wenn die Narbe nicht gehörig *secernirt*, so haftet auf ihr der Blütenstaub nicht, oder

er treibt zum wenigsten keine Schläuche, deshalb ist eine sehr anhaltende Dürre für das Getreide und das Steinobst zur Zeit der Bestäubung nachtheilig. Feuchte warme Luft und ein milder Wind befördern unter allen Umständen, sowohl die Bestäubung als auch die Befruchtung. (Die echte Kastanie, deren Früchte auf Madeira als Nahrungsmittel sehr wichtig werden, ist zur Blüthezeit für die Witterung sehr empfindlich, bei günstigem Wetter setzt sie reichlich an, bei ungünstigem oftmals gar nicht.) Heftige Schlagregen zur Blüthezeit sind, da sie den Blüthenstaub von der Narbe spülen und letztere selbst beschädigen, immer sehr nachtheilig, ebenso anhaltende Stürme.

Die Samenknoepe und der Embryosack.

§. 79. Um jetzt den Vorgang der Befruchtung richtig zu verstehen, muß man zuerst den Bau der Samenknoepe vor der Befruchtung aufs genaueste kennen lernen.

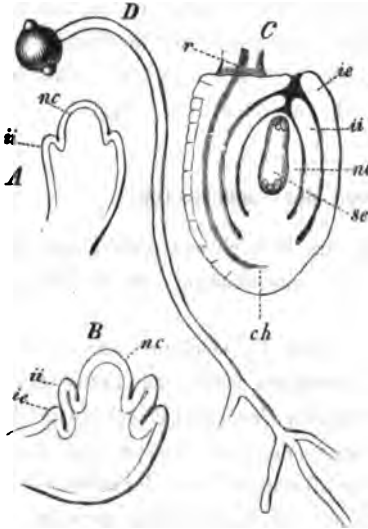
Die Samenknoepe (gemmula), auch Ei (Ovulum) genannt, tritt gleich jeder anderen Stammknoepe zuerst als kleine, aus zarten Zellen bestehende Erhebung hervor, welche dem Vegetationskegel entspricht, und später zum Knospenkern (Nucleus) der Samenknoepe wird. Unter dieser Erhebung entsteht darauf ein kreisförmiger Wulst, der einem Discus vergleichbar ist; derselbe erhebt sich mit dem Knospenkern und wird zur Knospenhülle (zum Integument). Häufig bildet sich darauf unter dem ersten Wulst noch ein zweiter, welcher sich mit dem ersten, und zwar dann als äußere Knospenhülle, erhebt. In diesem Falle erhält die Samenknoepe zwei Integumente. Es kann aber auch die Bildung der Knospenhüllen gänzlich unterbleiben und die Samenknoepe als nackter Knospenkern auftreten. Da sich jede Knospenhülle gewissermaßen mantelartig um den Knospenkern erhebt, so muß natürlich der Rand der Hülle über dem Knospenkern eine Oeffnung bebalten; diese Oeffnung nennt man den Knospenmund (Mikropyle). Wenn die Knospenhülle fehlt, beim nackten Knospenkern, so fehlt natürlich auch der Knospenmund; wenn 1 Integument vorhanden ist, so erscheint dem entsprechend nur ein einfacher Knospenmund, wenn dagegen 2 Integumente auftreten, so redet man von einem doppelten Knospenmund (Endostom und Exostom). Die Spitze des Knospenkerns wird Kernwarze (Mamilla nuclei) genannt (Fig. 240).

Samenknoepen mit nacktem Knospenkern sind den Hippurideen,

den Halorageen, den Santalaceen und der Balanophora eigen. Auch *Coffea arabica* hat einen nackten Knospenkern, während nach HORNEMASTER die Rubiaceen ein einfaches Integument besitzen.

Samenknospen mit einem Integument finden sich bei den falschen Cupuliferen, den Betulineen, den Juglandeem, den Asclepiadeen,

Fig. 240.



ferner in der ganzen Gruppe der Personaten und ebenso bei den Labiaten und Borragineen, desgleichen bei den Coniferen, nur *Podocarpus* hat 2 Integumente (Fig. 243. p. 380).

Samenknospen mit zwei Integumenten besitzen sämtliche monocotyledone Pflanzen, die Amaryllideen, mit einer Knospenhülle ausgenommen, ferner die Familie der Onagraceen, Cucurbitaceen, Proteaceen, Polygoneen, Euphorbiaceen und die echten Cupuliferen.

Außer den Integumenten kommt bei einigen Pflanzen noch eine andere Knospenhülle, die sich erst lange nach der Befruchtung bildet und Samenmantel (Arillus) genannt wird, vor (bei *Taxus*) (Fig. 241. p. 379).

Auswüchse mancherlei Gestalt, welche an verschiedenen Orten der Samenknope auftreten, sind mit verschiedenen Namen als *Crista*, *Caruncula* u. s. w. belegt worden (bei *Viola*, *Evonymus*, *Streditzia Augusta* in der Gegend des Knospenmundes, bei *Tetralthea* am Chalaza-Ende)¹⁾.

Fig. 240. Entwicklungszustände der Samenknope des Stiefmütterchen (*Viola tricolor*). A Sehr junger Zustand, *nc* der Knospenkern, *ii* die innere Knospenhülle. B Etwas späterer Zustand, *ie* äußere Knospenhülle. C Die Samenknope zur Blüthezeit im Längsschnitt, gegenläufig, *ch* Knospengrund, *se* Keimsack, *r* die Nabelschnur (raphe). D Ein Pollenkorn, welches einen verzweigten Pollenschlauch getrieben. (150 mal vergrößert.)

¹⁾ SCHUCHARDT, Entwicklungsgeschichte der Samenknope von *Tetralthea*. Bot. Zeit. 1854. p. 393.

Der längere oder kürzere Theil, welcher die Samenknoepe mit dem Fruchtknoten verbindet und in welchem in der Regel ein Gefäßbündel verläuft, wird Knospenträger (Funiculus) genannt. Das Gefäßbündel selbst bezeichnet man als Nabelschnur (Raphe), den Ort, wo dies Gefäßbündel sich in dem Knospenkern verliert, nennt man Knospengrund (Chalaza). Bei den Orchideen fehlt die Raphe.

Während nun jede Samenknoepe als kleines aus Zellen bestehendes Würzchen hervortritt, erfolgt die weitere Ausbildung derselben nicht immer gleichmäßig, und so entstehen 3—4 Hauptformen der Samenknoepe:

1. Die geradläufige Samenknoepe (G. orthotropa). Hier erhebt sich der Knospenkern sammt seiner Hülle als gerade Säule, der Anheftungspunkt der Samenknoepe (das Hilum) liegt hier der Kernwarze oder dem Knospenmunde gegenüber. (Bei *Taxus* [Fig. 241], *Juglans* [Taf. IX. Fig. 42], *Polygonum* [Fig. 242] und *Hydrocharis*.)

Fig. 241.

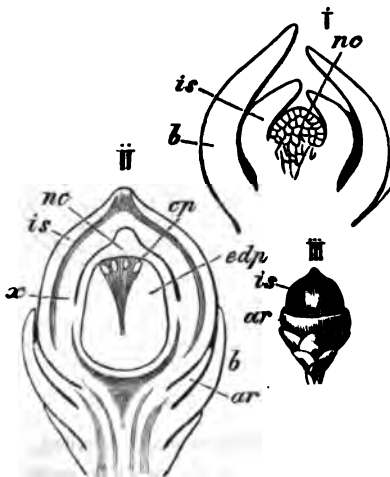


Fig. 242.



Fig. 241. *Taxus baccata*. I Die junge Samenknoepe als Endknoepe eines Zweiges im Längsschnitt, *is* das einfache Integument, *nc* der Knospenkern der geradläufigen Samenknoepe, *b* Blätter des Zweiges. II Die Samenknoepe zur Zeit der Befruchtung im Längsschnitt, *cp* die Corpuseula im Sameneiweiß (*edp*), *s* die später in den inneren Theilen holzig werdende Samenschale, aus dem einfachen Integument entstanden, *ar* der Anfang des Arillus. III Ein halbreifer Same; der Arillus (*ar*) bekleidet denselben erst bis zur Hälfte. (I 50mal, II 5mal vergrößert.)

Fig. 242. Längsschnitt durch den einsamigen Fruchtknoten von *Polygonum*

2. Die gegenläufige Samenknope (*G. anatropa*). Durch eine allmähig erfolgende Krümmung kommt hier die Kernwarze oder der Knospenmund neben den Anheftungspunkt zu liegen. Das Gefäßbündel der Raphe endet hier, wie bei der geradläufigen Samenknope, dem Knospenmunde gegenüber. (Bei *Hippuris*, den Balsamineen, *Monotropen*, *Onagrarien*, *Viola* [Fig. 240. p. 378], *Podocarpus* [Fig. 243] u. s. w.)

3. Die krummläufige Samenknope (*G. campylotropa*). Dieselbe erscheint in allen ihren Theilen nur einseitig ausgebildet, der Knospenkern und der in ihm liegende Embryosack sind deshalb krummläufig. Die Chalaza liegt mit dem Anheftungspunkte zur Seite des Knospenmundes. (Bei den Cruciferen und den *Amaranthaceen*) (Fig. 244.)

Fig. 243.

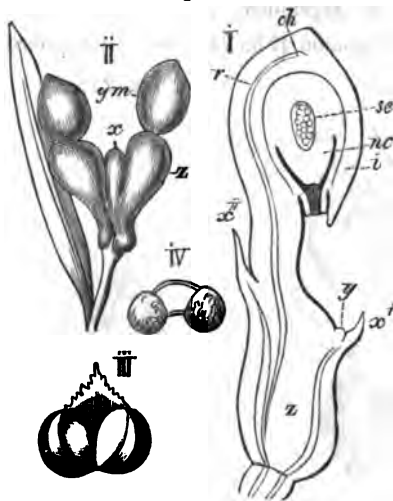
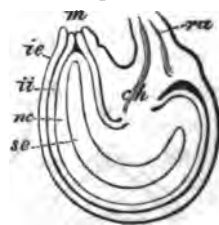


Fig. 244.



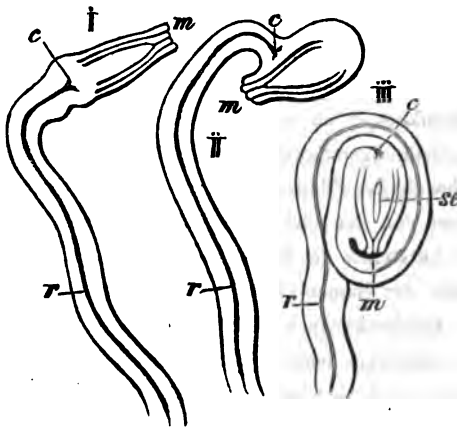
Convolvulus zur Blüthezeit, *a* die Narbe, *b* Pollenkörner auf derselben, *c* der Staubweg, *d* die Wand der Fruchtknotenhöhle, *gm* die aufrechte, geradläufige Samenknope, *se* der Keimsack oder Embryosack derselben, *ch* die Chalaza oder der Knospengrund; zwei Pollenschläuche treten durch den Staubwegcanal zur Samenknope hinab. (Vergrößerung 40 mal.)

Fig. 243. *Podocarpus lanceolata*. 1 Längsschnitt durch den weiblichen Blütenstand, *xⁱ* u. *xⁱⁱ* schuppenartige Deckblätter für die nackte, achselständige Samenknope, welche nur bei *xⁱⁱ* zur Ausbildung gekommen ist, bei *xⁱ* aber als kleine warzenförmige Erhebung (*y*), als Vegetationskegel einer Knospe, verblieben ist. Das Stengelglied *z* des Blütenstandes schwillt später an und wird fleischig; die gegenläufige Samenknope hat zwei Integumente (*i*), welche jedoch

4. Die gebogene Samenknope (*G. lycotropa*). Sie entspricht in der Ausbildung ihrer Theile der geradläufigen Samenknope, ihr Körper ist jedoch mehr oder weniger, entweder sichelförmig oder hufeisenförmig gebogen. (Bei *Potamogeton* und den *Alismaceen*.)

Außerdem giebt es noch mancherlei Zwischenformen, die als halbgegenläufige (*G. hemianatropa*), halbgebogene (*G. hemilycotropa*) Samenknoepen u. s. w. bezeichnet werden. Auch findet man nicht selten in demselben Fruchtknoten neben den normal ausgebildeten, andere

Fig. 245.



Samenknoepen, bei denen die Krümmungen der Theile ganz oder theilweise unterblieben sind (Fig. 245).

Wo zwei Integumente vorhanden, verläuft das Gefäßbündel der Raphe immer in der äußeren Knoepenhülle; bei *Hippuris* mit nacktem Knoepenkern von anatropischer Form steigt es in letzterem bis zur Chalaza

hinab. — Der Stiel der Samenknope (der Knoepenträger oder Funiculus) kann kurz oder lang erscheinen, die Samenknoepen werden danach sitzend oder gestielt. Bei *Opuntia* schlingt sich der lange

nur an ihrer Spitze getrennt sind, *nc* der Knoepenkern, *se* der Embryosack, *ch* die Chalaza, *r* die Raphe oder das Gefäßbündel der Samenknope. II Ein halbreifer Samenstand mit 2 ausgebildeten Samenknoepen (*gm*), *x* das Deckblatt einer fehlgeschlagenen Samenknoepe. III Das Staubblatt von *Podocarpus Sellowii*. IV Ein Pollenkorn aus demselben. (I und III sind 10mal, IV ist 200mal vergrößert, II dagegen ist in natürlicher Größe dargestellt.)

Fig. 244: Samenknope von *Beta vulgaris*, *ch* die Chalaza, *ie* das äußere Integument, *ii* das innere Integument, *nc* der Knoepenkern, *se* der Embryosack, *m* der Knoepenmund, *ra* die Raphe. (Vergrößerung 30mal.)

Fig. 245. *Opuntia Ficus indica*. Samenknoepen aus demselben Fruchtknoten zur Blüthezeit. I Als geradläufige Samenknoepe, II als halbgebogene und III als gegenläufige Samenknoepe, welche für *Opuntia* normal und von dem langen Funiculus umschlungen ist, *c* die Chalaza, *m* die Micropyle, *r* die Raphe, *se* der Embryosack. (Vergrößerung 20mal.)

Knospenträger rund um die Samenknospe. — Letztere kann grundständig (Taf. IX. Fig. 40 u. 42. Fig. 242. p. 379), hängend (Taf. VIII. Fig. 34), aber auch an der Seite des Samenträgers befestigt sein und in verschiedenem Winkel zu demselben stehen (Taf. IX. Fig. 36).

Wie man dreierlei Arten der Stammknospe unterscheidet, so kann man auch dreierlei Arten der Samenknospe annehmen. 1. als Endknospe, wenn der Vegetationskegel der Blüthe selbst zur Samenknospe wird, bei *Taxus* (Fig. 241. p. 379), *Juglans* (Taf. IX. Fig. 42), *Polygonum* (Fig. 242. p. 379); 2. als Achselknospe, wenn die Samenknospe in

Fig. 246.



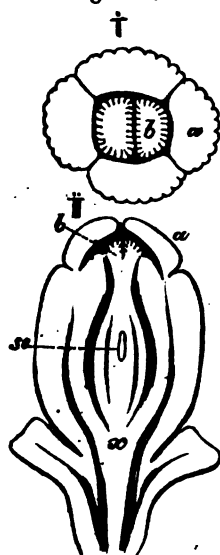
der Achsel eines Blattes auftritt, bei *Podocarpus* (Fig. 253. p. 380), bei *Thuja* (Fig. 246) und *Cupressus*; 3. als Seitenknospe, wenn die Samenknospe an einem mittelständigen oder wandständigen Samenträger hervortritt; bei der Mehrzahl der Pflanzen. Als wesentlicher Unterschied von der wirklichen Nebenknospe ist hier das Entstehen der Samenknospe aus der Oberfläche des Samenträgers fest zu halten, allein die Blütenknospen der Blütenstände, denen die Bracteen fehlen, entstehen auf dieselbe Weise, auch sie können nicht als Achselknospen gelten. Die eigentliche Nebenknospe bildet sich dagegen am Cambiumring einer Achse und durchbricht später die Rinde derselben (p. 10), wofür freilich die Samenknospen kein mir bekanntes Beispiel geben. — Während die letzteren im Allgemeinen frei, nur durch den Funiculus mit dem Samenträger verbunden, in der Fruchtknotenöhle liegen, sind sie bei *Ardisia excelsa* in das Gewebe des mittelständigen, kugelförmig angeschwollenen Samenträgers eingesenkt (Fig. 219. p. 316)¹⁾.

Fig. 246. *Thuja aurea*. Weiblicher Blütenstand im Längsschnitt, *x* die Samenschuppe, in deren Achsel eine oder zwei aufrechte geradläufige Samenknospen (*y*) stehen, *b* die Blätter am unteren Theile des Blütenstandes. (Vergrößerung 10 mal.)

¹⁾ Während ich die Samenknospen als wahre Knospen, demnach als Stammorgane ansprechen muß, hält *Ризисъск* (*Linnaea* 1843. Bot. Zeit. 1853) dieselben für Blattbildungen, und stützt sich auf vorkommende Monstrositäten, desgleichen auf die Bildung von Drüsen auf dem Samenlappen von *Ricinus communis*, deren Entwicklungsgeschichte einer Samenknospe mit einfachem Integument entsprechen soll.

Im Knospenkern, oder im Stammtheil der Samenknoepe, bildet sich früher oder später eine Zelle überwiegend aus, welche das umgebende Gewebe verdrängt und resorbirt. Diese Zelle ist der Embryosack (*sacculus embryonalis*), in ihr bilden sich schon vor der Befruchtung die Keimkörperchen (Keimbläschen nach AMICI und HOFMEISTER), welche, durch den Pollenschlauch befruchtet, sich im Innern des Embryosackes zum Keim ausbilden. Der letztere ist deshalb der wesentlichste Theil der Samenknoepe, welcher, wenn eine Keimbildung erfolgen soll, niemals fehlen oder verkümmert sein darf. Bei *Viscum*, wo eine Samenknoepe als besonderes Organ nicht vorhanden ist, entsteht der

Fig. 247.



Embryosack im Markgewebe der weiblichen Blüthe; dieses Markgewebe vertritt hier die Stelle des Knospenkerns (Fig. 247)¹⁾.

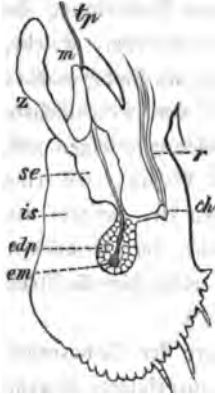
In vielen Fällen verzehrt der Embryosack schon frühzeitig das nicht ausgebildete Gewebe des Knospenkerns, er liegt dann frei in der einfachen oder in der doppelten Knospenhülle, so bei den Personaten und bei den Orchideen, desgleichen bei *Phaseolus*. Bisweilen bildet ein solcher Embryosack sogar späterhin Aussackungen, welche einen Theil des Integuments resorbiren und häufig als schlauchförmige Anhängsel frei in die Fruchtknotenöhle treten. Derartige Aussackungen, deren mehrere vorkommen können, sind bis jetzt nur bei Samenknoepen mit nacktem Knospenkern oder mit einfachem Integument bekannt, z. B. bei den Santalaceen (Fig. 218. p. 316), bei den Rhinanthaceen, bei den Orobanchen, bei den Labiäten (Fig. 248) und bei den Borriginen. Während sich bei diesen Pflanzen der mittlere Theil des Embryo-

Fig. 247. *Viscum album*. I Die weibliche Blüthe im Querschnitt, *a* eines der 4 Perigonblätter, *b* eines der beiden nur der Anlage nach vorhandenen Narbenblätter. II Der Längsschnitt durch die Blüthe aus derselben Zeit, *a* und *b* wie bei I, *se* der Embryosack, in der Mitte des Markes des zum unterständigen Fruchtknoten gewordenen Stengelgliedes *x*. (Vergrößerung 10mal.)

¹⁾ HOFMEISTER betrachtet eine kleine Erhebung zwischen den beiden Narbenblättern, den Vegetationskegel der Blüthenachse, als nacktes Ei der Mistel; eine, wie mir scheint, etwas gezwungene Annahme.

sackes mit Zellen füllt, bleiben die Aussackungen leer; sie scheinen, wenn sie frei hervortreten und die Wand des Fruchtknotens berühren,

Fig. 248.



dazu bestimmt, dem Embryosack von Aufsen her noch Nahrung zuzuföhren. In ihnen kann man bisweilen eine lebhafte Saftcirculation wahrnehmen (Bd. 1. p. 44). Mehrere Embryosäcke in demselben Knospenkern kommen verhältnißmäfsig selten und zwar normal nur bei einigen Cruciferen, z. B. Chieranthus, und nach HORMEISTER auch bei Rosa vor; sie finden sich ausserdem dann und wann bei den Nadelhölzern (Taxus, Thuja, Juniperus) und im Markgewebe des zur Beere werdenden Stengelgliedes der Mistel (*Viscum album*), und zwar hier fast normal, sobald der Schmarotzer auf Laubbäumen

wuchert; wenn er dagegen die Kiefer bewohnt, habe ich immer nur einen Embryosack gefunden. Der Embryosack besitzt als vollkommene Zelle in allen Fällen einen Zellkern.

Die Keimkörperchen und ihre Gegenfüßler.

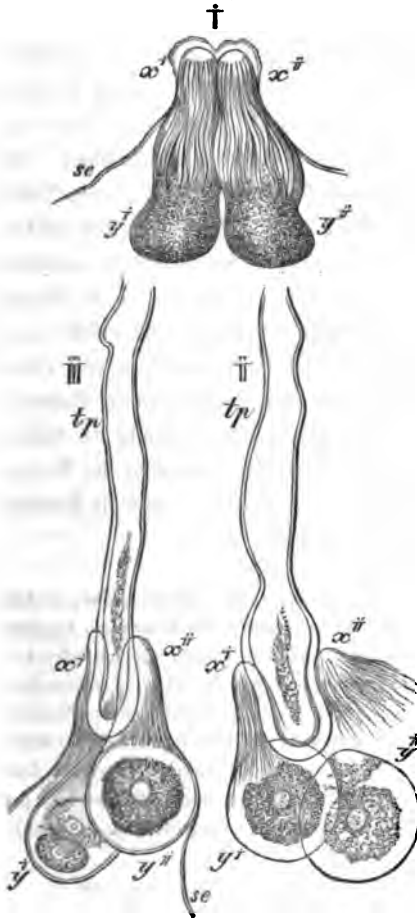
§. 80. An beiden Enden des in der Regel etwas gestreckten Embryosackes, welche man auch dessen Pole genannt hat, tritt nun meistens erst kurz vor der Befruchtung eine Zellenbildung auf, aus welcher am Knospenmundende (Micropyle-Ende) in der Regel 2, selten mehr, eigenthümlich gebaute Zellen, die Keimkörperchen oder Keimbläschen, hervorgehen, während am entgegengesetzten Ende (dem Chalaza-Ende) 1, 2 oder mehrere Zellen, die Gegenfüßler der Keimkörperchen, entstehen. Während die ersten von AMICI entdeckt wurden, sind diese von HORMEISTER zuerst beachtet worden.

Die Keimkörperchen sind kleine, scharf umgrenzte, Zellen, entweder mit einem klaren und nur mit kleinen Körnern untermischten

Fig. 248. Befruchtete Samenknospe von *Galeopsis versicolor* im Längsschnitt, *es* der Embryosack, welcher sich nur zum kleinen Theil mit Sameneiweiß (*edp*) anfüllt; die obere zellenleere Aussackung des Embryosackes tritt als langer Schlauch (*z*) aus dem einfachen Integument (*is*) hervor, das andere Ende des Embryosackes endet als kleinerer zellenleerer Schlauch unter der Chalaza (*ch*), *m* der Knospenmund, in welchen ein Pollenschlauch (*tp*) eingedrungen ist, *em* der Embryo, *r* die Raphe. (20mal vergrößert.)

Inhalt, oder häufiger mit einer durch die Menge der Körner undurchsichtigen Flüssigkeit erfüllt. In dem ersten Falle sieht man einen centralen Zellkern, in dem letzten ist derselbe oftmals schwierig nachzuweisen. Die scharfe Umgrenzung dieser Keimkörper besteht aus keiner festen Zellenstoffmembran; in der Regel zerfließt dieselbe schon nach wenigen Secunden im Wasser des Objectträgers, niemals aber zieht sich der körnige Inhalt so zusammen, daß eine scharf contourirte Membran als Hülle um denselben stehen bleibt. Bei *Canna*

Fig. 249.



verschwinden die beiden Keimkörperchen im Wasser vollständig, bei *Gladiolus*, *Crocus*, *Watsonia*, *Phormium*, *Yucca*, *Zea*, *Sechium* und *Torenia* dagegen verschwindet nur der untere Theil, der obere dagegen bleibt als kürzere oder längere, streifig glänzende, Masse im Micropyle-Ende des Embryosackes, über dessen Membran ihre Spitze mehr oder weniger, aber, wie es scheint, in allen Fällen frei, hervorragt. Bei *Gladiolus segetum*, wo ich diesen Theil der Keimkörperchen entdeckte, besteht derselbe aus einem Bündel äußerst zarter Fäden, welche in gleicher Richtung neben einander liegen und sich durch Hülfe der Nadel isoliren lassen, weshalb ich diesen Theil den Fadenapparat des Keimkörperchens genannt habe (Fig. 249). Seine abgerundete, aus dem Embryosack hervorsehende Spitze ist glän-

Fig. 249. Der Befruchtungsvorgang bei *Gladiolus segetum*. I Die beiden unbefruchteten Keimkörperchen in der Spitze des Embryosackes, α der Faden-

zend und, wie es scheint, von klebriger Beschaffenheit. Bei *Crocus*¹⁾ ist der Fadenapparat von gleicher Beschaffenheit, er wird durch Chlorzink-Jodlösung blau gefärbt. In beiden Fällen ragt derselbe deutlich über die Membran des Embryosackes hervor. Bei *Phormium* und *Zea* (Taf. XI. Fig. 3) ist er kleiner, aber von demselben Bau; bei *Watsonia* bildet er dagegen einen langen Schlauch, welcher, sich oftmals hin- und herwindend, $\frac{2-3}{4-5}$ millim. weit aus dem Knospenmund hervorsieht (Taf. XI. Fig. 4 u. 5). Der Inhalt dieses Schlauches ist streifig und zwar gehen die hellen Streifen vom Rande zur Mitte nach abwärts, sie werden durch Chlorzink-Jodlösung blau gefärbt. Bei *Torenia* ist die faserige Beschaffenheit des Fadenapparates oftmals wie bei *Phormium* nur am Rande deutlich, die ganze Masse ist alsdann fettglänzend, sie wird durch Jodlösung gelb gefärbt. HENRY hat bei *Santalum* dieselbe Masse gesehen und als Coagulum beschrieben. Der Fadenapparat besteht aus einer Zellenstoffabscheidung im oberen Theile des Keimkörperchens, die Fasern oder Fäden, welche denselben bilden, sind vielleicht keine freie Fäden, sondern nur die Scheidewände zwischen zahlreichen sehr feinen Canälen, was mir für *Watsonia*, wo die Räume zwischen den Fäden mit einem dunklen körnigen Stoff erfüllt sind, wahrscheinlich wird. Der Fadenapparat ist im Allgemeinen erst sichtbar zu machen, wenn man die Spitze des unbefruchteten Embryosackes vollständig isolirt hat. Bei *Canna* scheint derselbe zu fehlen, ebenso bei *Citrus*, wo überhaupt erst nach dem Antreten des Pollenschlauches die Keimkörperchen zu entstehen scheinen (?) und die Befruchtung in etwas abweichender Weise stattfindet²⁾.

apparat, γ die Protoplasmakugel, $\alpha\epsilon$ die Membran des Embryosackes, welche über den glänzenden Spitzen der beiden Fadenapparate in der Resorption begriffen ist. II Ein Pollenschlauch, welcher die beiden Keimkörperchen kürzlich befruchtet hat, mit ihnen freigelegt; die um die Protoplasmakugel der letzteren entstandene Membran ist erst mit einfacher Contour sichtbar. III Ein etwas späterer Zustand, die befruchtete Protoplasmakugel des linken Keimkörperchens γ^1 hat bereits, durch Theilung ihres Inhalts zwei Zellen gebildet, wovon die untere zur ersten Zelle der Keimanlage, die obere aber zum kurzen Embryoträger wird. Die Membran der Protoplasmakugeln zeigt jetzt eine doppelte Contour. (Vergrößerung 400 mal.)

¹⁾ Flora 1858.

²⁾ HOFMEISTER hält den Fadenapparat (bei *Crocus*) für das Resultat einer Aussonderung des inneren Integuments über dem Embryosack (PARKESHEIM'S Jahrbücher p. 162), welche Ansicht jedoch durch das oben Mitgetheilte hinreichend widerlegt ist.

Den unteren Theil des unbefruchteten Keimbläschens nun, welcher viel Protoplasma enthält und im ersten Moment der Betrachtung eine kugelige, scharf umgrenzte, Gestalt besitzt, habe ich die Protoplasma-kugel genannt; dieselbe bildet sich ohne Zuthun des Pollenschlauchs nicht weiter, verschrumpft vielmehr, wenn die Zeit der Befruchtung vorüber ist, und bleibt in solchem Falle bisweilen als körnige Masse von unbestimmter Umgrenzung mit dem Fadenapparat verbunden. Wenn dagegen ein Pollenschlauch mit dem Fadenapparat rechtzeitig in Verbindung kommt, so erscheint alsbald in der ganzen Umgrenzung der Protoplasma-kugel eine feste, scharf contourirte, Membran, von der sich im Wasser der körnige Inhalt, den Jodlösung gelb färbt, zurückzieht. HENRY hat ganz dasselbe bei Santalum album beobachtet. Dafs wir beide unabhängig von einander fast um dieselbe Zeit und an verschiedenen Pflanzen ganz dieselbe Beobachtung machten, spricht gewifs für deren Richtigkeit. Vielfältige Wiederholungen bei anderen Pflanzen (den oben genannten) haben mir dasselbe Resultat geliefert, auch RADLKOFER kann das Dasein einer wirklichen Membran, von welcher sich der körnige Inhalt zurückzieht, vor der Befruchtung nicht bestreiten, HOFMEISTER dagegen bezeichnet einige Fälle, wo die Keimkörperchen schon vor der Befruchtung mit einer festen, im Wasser nicht zerfließenden, Membran umkleidet sein sollen.

Die beiden Keimkörperchen¹⁾, denn in der Regel sind deren 2, selten 3 vorhanden, liegen dicht neben einander und zwar mit der Spitze ihres Fadenapparates auf gleicher Höhe. Wo das Gewebe der Kernwarze durch den Embryosack aufgesogen ist, sind sie sammt dem Micropyle-Ende des Embryosackes in dem unteren Theile des Knospenmundes eingeklemmt (Gladiolus, Crocus, Zea), bei Watsonia ragen die beiden langen Schläuche des Fadenapparates beider Keimkörperchen weit aus dem Knospenmund hervor (Taf. XI. Fig. 4 u. 5). Die beiden Keimkörperchen scheinen durch Theilung in einer Mutterzelle entstanden zu sein, man findet nämlich nicht selten noch eine zarte Membran, die beide umhüllt²⁾.

Die Gegenfüßler der Keimkörperchen sind Zellen mit körnigem

¹⁾ So ungern ich einmal eingeführte Benennungen ändere, scheint mir doch die Bezeichnung Keimbläschen nicht ganz passend, indem das Keimkörperchen mit dem Fadenapparat jedenfalls eine complicirte Bildung, aber kein einfaches Bläschen ist.

²⁾ Bot. Zeitung 1858. Taf. III. Fig. 14.

Protoplasma und einem deutlichen Zellkern. Mit einer festen, im Wasser nicht zerfließenden, Membran umkleidet, zieht sich der Inhalt durch die Einwirkung des letzteren von derselben zurück, wodurch sie sich wesentlich von den Keimkörperchen, welche ihnen gegenüberliegen, unterscheiden. Ihre Zahl ist zwar bei derselben Pflanze ziemlich constant, sonst aber sehr verschieden; bei den Personaten bildet sich nur eine solche Zelle (Pedicularis, Lathraea) und diese giebt, wie es scheint, die Veranlassung zu der später bei Lathraea sehr mächtigen unteren, zellenleeren, Aussackung des Embryosackes; dasselbe möchte für die fadenförmige Verlängerung des Chalaza-Endes bei den Cucurbitaceen gelten (*Sechium edule*); bei den Liliaceen und Irideen finden sich häufig 2 oder 3 solcher Zellen (*Gladiolus*, *Crocus*), bei *Zea* aber krönt eine noch größere Anzahl derselben das Chalaza-Ende des Embryosackes (Taf. XI. Fig. 2 u. 3). In allen bis jetzt bekannten Fällen, wofür ich HOFMEISTER als Gewährsmann nenne, findet normal in diesen Gegenfüßlern später keine weitere Zellenbildung statt, sie nehmen deshalb nicht an der Bildung des Gewebes Theil, welches im Innern des Embryosackes entstanden, später als Sameneiweiß (Albumen, Endosperm) den jungen Keim umgiebt und die Stoffe zu seiner Ernährung vorbereitet. Ob die Gegenfüßler mit dem Befruchtungsact in irgend welchem Zusammenhang stehen, ist zur Zeit unbekannt und nicht sehr wahrscheinlich, da sie nicht überall vorhanden sind, bei anderen Pflanzen aber bisweilen vorkommen und bisweilen fehlen. Bei *Crocus vernus* habe ich am nicht befruchteten Embryosacke dann und wann eine Zellenbildung im Innern der Gegenfüßler beobachtet, welche in einem Falle fast den ganzen Embryosack, in welchem die Bildung des Sameneiweißes unterblieben war, ausfüllte¹⁾.

Bei vielen Pflanzen findet vor der Befruchtung im Embryosack keine weitere Bildung von Zellen statt, bei anderen dagegen theilt sich, nachdem die Keimkörper und deren Gegenfüßler entstanden sind, auch der mittlere Theil des Embryosackes (*Viscum*, die Personaten, Labiaten, Borragineen und Halorageen), es entsteht eine Reihe von Zellen, welche sich nach geschehener Befruchtung noch einmal, und zwar meistens der Länge nach, theilen, später aber durch wiederholte Theilung nach verschiedenen Richtungen das Sameneiweiß bilden²⁾.

¹⁾ Flora 1858.

²⁾ HOFMEISTER glaubt, daß diese Zellenbildung überhaupt unter dem Einfluß des Pollenschlauches steht und bei mangelnder Bestäubung unterbleibt.

Der Embryosack enthält vor der Befruchtung immer einen freien Zellkern, von dem häufig Protoplasmaströme zum Umkreis der Wandung verlaufen. Aber nur bei ganz frischen und vollständig unverletzten Präparaten sind diese Verhältnisse sichtbar und sie verschwinden in der Regel eben so schnell, als die Protoplasmakugel der unbefruchteten Keimkörperchen, welche im Wasser des Objectträgers zergeht. Nur in seltenen Fällen enthält der Embryosack vor der Befruchtung Stärkmehl (bei *Tropaeolum* und *Canna*, welche Pflanzen kein Endosperm bilden), körniges Protoplasma ist dagegen, und namentlich im Umkreis der Wandung, reichlich vorhanden; in den niemals Zellen bildenden Aussackungen erscheinen auch häufig Vacuolen (Scheinzellen, Bd. I. p. 41) (bei *Pedicularis*, *Cucurbita*).

Der Vorgang der Befruchtung.

§. 81. Wenn die Bestäubung der Narbe erfolgt ist und die Pollenschläuche durch den Staubwegcanal in die Fruchtknotenöhle gelangt und von dem leitenden Zellengewebe an die Samenträger und von diesen wieder in den Knospenmund der Samenknospe geführt sind, so treffen dieselben entweder auf das Gewebe der Kernwarze, welches um diese Zeit sehr aufgelockert ist, und gehen durch die Intercellulargänge desselben, bei den *Onagraceen*, *Canna* (Taf. XI. Fig. 11), oder sie gelangen, wenn dieses Gewebe schon vorher resorbiert wurde, unmittelbar an den Embryosack und treffen hier mit dem Fadenapparat der Keimkörperchen zusammen (*Gladiolus*, Fig. 249. p. 385, *Watsonia*, Taf. XI. Fig. 6). Der Pollenschlauch, welcher vorher eine dünne, mit doppelter Contour sichtbare, Wandung besaß, hat inzwischen durch Aufquellen, und zwar bei einigen Pflanzen mehr, bei anderen weniger, sein voriges Ansehen verändert. Bei *Pedicularis*, *Euphrasia*, *Torenia*, *Phormium* und *Carica* *Papaya* gleicht er jetzt, da sein innerer Hohlraum gänzlich verschwunden ist, einem soliden Glasstabe, wobei für die letztgenannte Pflanze häufig ein ungleiches Aufquellen der verschiedenen Verdickungsschichten des Pollenschlauches stattfindet¹⁾. Bei *Gladiolus*, *Crocus* und *Watsonia*, mit sehr derben Pollenschläuchen, quillt nur das geschlossene Ende der letzteren, und zwar vorzugsweise die mit dem Fadenapparat in Berührung getretene Partie desselben, auf, wobei diese Stellen der Wandung ein fettglänzendes, gallertartiges

¹⁾ Bot. Zeitung 1858. Taf. III. Fig. 25.

Ansehen erhalten. Dagegen konnte ich ebenso wenig als **HORNMEISTER** jemals Löcher wahrnehmen, halte auch die scheinbaren Porenkanäle oder verdünnten Stellen im Pollenschlauche nur für Particlen, wo zufällig das Aufquellen der Wandung unterblieben ist; ihr Erscheinen ist nicht constant.

Die Verbindung des Pollenschlauches mit dem Fadenapparat, dessen Spitze, wie es scheint, überall frei über die Membran des Embryosackes hervorragte, ist eine sehr innige, ja in der Regel ist eine Trennung ohne Zerreiſung der betreffenden Theile nicht mehr ausführbar, so bei *Gladiolus* und *Crocus*, wo die befruchteten Keimkörperchen immer fest am Pollenschlauche hängen und sich mit demselben isoliren lassen (Fig. 249. p. 385), oder bei einem Versuch des Isolirens immer zahlreiche Fäden des Fadenapparates an dem Pollenschlauche hängen bleiben¹⁾. Bei *Phormium tenax* dagegen läßt sich der Pollenschlauch nach geschehener Befruchtung, aber nur gewaltsam, von den Keimkörperchen ablösen²⁾.

Bei der Mehrzahl der Pflanzen dringt der Pollenschlauch nicht in den Embryosack; bei *Canna* dagegen und nach **HORNMEISTER** auch bei *Najas*, *Passiflora* und einigen *Geraniaceen*, desgleichen nach **RADLKOFFER** bei *Viscum*, durchbohrt er die Membran desselben und steigt bei *Canna* noch $\frac{24-36}{400}$ millim. weit abwärts; das Aufquellen seiner Membran erfolgt hier nur so weit, als sich derselbe im Embryosack befindet (Taf. XI. Fig. 12). Die beiden Keimkörperchen von *Canna* haben, wie es scheint, keinen Fadenapparat, der Pollenschlauch berührt entweder das eine oder beide und tritt mit ihnen in innige Verbindung, so daß sich das befruchtete Keimkörperchen mit ihm isoliren läßt und oftmals einem Seitenauswuchs des Pollenschlauches ähnlich sieht (Taf. XI. Fig. 12), wodurch ich früher getäuscht wurde.

Der Inhalt des Pollenschlauches hat sich um die Zeit der Befruchtung, wie es scheint, nicht wesentlich geändert, in der Regel sind jedoch, wo überhaupt Stärkemehlkörner im Inhalt des Pollenkorns vorkommen, selbige verschwunden und in einen durch Jodlösung sich gelbfärbenden Stoff verwandelt worden (bei den *Onagrarien*). Bewegliche Samenkörper oder gar Schwärmfäden habe ich trotz alles Suchens bis jetzt im Pollenschlauch nicht finden können, auch **HORNMEISTER** hat sie bisher nicht gesehen. Im Pollenschlauch der *Citrus*-Arten bilden sich dagegen länglich runde, unbewegliche, Körperchen

¹⁾ Flora 1858.

²⁾ Monatsbericht der Berliner Akademie 1857, December. Fig. 14, 16, 22.

von $\frac{1}{100}$ millim. Längsdurchmesser, welche durch Jodlösung gelb werden und viel größer sind, als die sonst im Pollenschlauch anderer Pflanzen vorkommenden Inhaltskörner.

Bald nachdem der Pollenschlauch durch den Fadenapparat mit den Keimkörperchen in directe Berührung getreten ist, erfolgt eine weitere Ausbildung der Protoplasmakugel, indem sich im ganzen Umkreis derselben eine feste Zellenstoffmembran abscheidet, von der sich jetzt der Inhalt bei Einwirkung von Wasser, Salzlösungen und verdünnten Säuren zurückzieht, während vor der Befruchtung die Protoplasmakugel entweder zerging oder an ihrem Rande unregelmäßig zusammenschrumpfte, niemals aber Inhalt und Membran sich von einander trennten (Fig. 249. I. p. 385). Die Protoplasmakugel, welche vorhin vom Fadenapparat nicht scharf getrennt war, sondert sich jetzt durch die Bildung dieser Membran von ihm ab, bleibt aber in der Regel noch längere Zeit an ihm hängen und durch denselben mit dem Pollenschlauch in Verbindung. Bei *Canna* erfolgt die Bildung der Membran, wie es scheint, um das ganze Keimkörperchen, welches danach der Protoplasmakugel entsprechen würde. Die entstandene Membran, welche man als ein sicheres Merkmal stattgefundener Befruchtung annehmen darf¹⁾, ist Anfangs sehr zart und nur mit einfacher Contour sichtbar (Fig. 249. II.), wird aber bald fester und erscheint alsdann mit doppelter Umgrenzung (Fig. 249. II.). Bei *Gladiolus*, *Crocus*, *Watsonia* und *Phormium* werden beide Keimkörperchen befruchtet, was auch kaum anders denkbar ist, weil der Pollenschlauch fast ohne Ausnahme mit dem Fadenapparat beider in directe Berührung tritt (Taf. XI. Fig. 6 und 7). Die Protoplasmakugel beider Keimkörperchen umkleidet sich hier mit einer Membran und in ihr entsteht ein centraler Zellenkern²⁾. Die beiden befruchteten Keimkörperchen liegen noch auf gleicher Höhe (Taf. XI. Fig. 6), dann aber verlängert sich das eine derselben nach abwärts und theilt sich wagerecht in zwei

¹⁾ In allen Fällen und bei allen seit 1856 von mir untersuchten Pflanzen finde ich, sobald eine feste Membran um die Protoplasmamasse der Keimkörperchen entstanden ist, im Knospenmund den Pollenschlauch. — Nach HOFMEISTER soll die schon aus mehreren Zellen bestehende Embryoanlage von *Lupinus*, *Mirabilis* und *Prismatocarpus* noch keine feste Membran besitzen, welche Fälle demnach hier eine Ausnahme bilden würden.

²⁾ Nach HOFMEISTER und RADLKOFER verschwindet der ursprüngliche Zellenkern der Keimbläschen und es entsteht nach der Befruchtung ein neuer, was mir ebenfalls wahrscheinlich ist. Auch der primäre Zellenkern des Embryosackes verschwindet bald nach der Befruchtung.

ungleiche Hälften (Taf. XI. Fig. 6). Die untere, kleinere, Tochterzelle (Fig. 249. Fig. 385) wird zur ersten Zelle des künftigen Keimes, die obere, grössere, dagegen bildet später den Träger des Embryo (Taf. XI. Fig. 7), welcher denselben mit der Membran des Embryosackes verbindet. Das andere Keimkörperchen entwickelt sich darauf nicht weiter, bleibt aber noch längere Zeit erkennbar. (Gladiolus, Crocus, Watsonia, Phormium.) Bei Zea dagegen scheint immer nur ein Keimkörperchen befruchtet zu werden, denn nur die eine Protoplasmakugel erhält hier eine Zellmembran.

Wie der Uebergang des befruchtenden Pollenschlauch-Inhaltes zum Inhalt der Protoplasmakugel vermittelt wird, ist noch nicht sicher nachgewiesen. Ich vermüthe, daß derselbe direct durch die erweichte, aufgequollene, Membran des Pollenschlauches und zwischen den Räumen des Fadenapparates, welche wahrscheinlich durch Haarröhrchen Anziehung wirken, stattfindet. HOFMEISTER und RADLKOFER glauben dagegen, daß er auf endosmotischem Wege, durch die Membran des Pollenschlauches und des Embryosackes, vor sich geht; beide stellen auch das freie Hervorragen der Keimkörperchen über die Membran des Embryosackes in Abrede, allein hierüber läßt sich nach dem Vorkommen des Fadenapparates bei Watsonia nicht mehr streiten, und finden damit auch die früher von mir als Beweise für die SCHLEIDEN'sche Theorie aufgestellten Erscheinungen bei Lathraea, Pedicularis, Stachys u. s. w., wo der schlauchförmige Embryoträger frei über die Membran des Embryosackes hervorragt, ihre Erklärung¹⁾. — Welches Quantum des Pollenschlauch-Inhaltes zur Befruchtung erforderlich ist und in wie viel Zeit der Uebergang desselben stattfindet und damit die Befruchtung vollzogen wird, läßt sich nicht bestimmen, weil man hier in der Regel nur mit durch Präparation isolirten und daher getödteten Theilen operiren²⁾, aber nicht, wie bei den Algen, den Befruchtungsvorgang selbst an der noch lebenden Pflanze studiren kann. Bei Gladiolus scheint

¹⁾ Flora 1855. Taf. XVI. Fig. 13 und Taf. II. Fig. 4 und 7. PRINGSHEIM's Jahrbücher Bd. I. Taf. XII. Fig. 13.

²⁾ Santalum album, wo der Embryosack als freier Schlauch aus dem Knospenkern hervortritt, blüht leider in unseren Treibhäusern nicht, weshalb auch HENFRY seine Beobachtungen an in Weingeist aufbewahrten Blüten machte; Torenia aber, bei welcher die Spitze des Embryosackes aus dem einfachen Integument hervortritt, hat eine sehr kleine Samenknoſpe, welche der Beobachtung schlecht zugänglich ist. Auch wird durch das Ablösen der Samenknoſpen und die Betrachtung derselben unter Wasser schon das normale Verhältniß derselben gestört, was bei der Untersuchung der Algen, die im Wasser leben, nicht der Fall ist.

die Befruchtung ziemlich rasch zu erfolgen, denn am dritten Tage nach der Bestäubung gelangen die Pollenschläuche in den Embryosack und schon am vierten sind fast alle Samenknospen befruchtet. Der körnige Inhalt des Pollenschlauches ist alsdann für den unteren Theil in der Regel vollständig verschwunden und durch eine klare Flüssigkeit, aber, soviel ich gesehen, niemals durch Luft ersetzt.

Bei vielen Pflanzen schwillt das Pollenschlauchende über dem Embryosack keulenförmig an, was jedoch durchaus nicht constant ist. Nicht selten treten auch mehrere Pollenschläuche in den Knospenmund derselben Samenknospe, ohne in dem Erfolg der Befruchtung für beide Keimkörperchen eine Aenderung zu veranlassen. Ich glaubte früher, das seltene Vorkommen zweier Embryo-Anlagen in einem Embryosack durch den Eintritt zweier Pollenschläuche erklären zu müssen; die Bildung zweier Keime kann jedoch, wie ich jetzt vollständig begreife, auch bei Gegenwart eines einzigen Pollenschlauches stattfinden, und scheint mehr von der Ernährung durch den Embryosack abhängig zu sein, da nur sehr selten zwei Keime in einem Samen einen gleichen Grad der Ausbildung erlangen, häufig dagegen von zwei Anfangs vorhandenen Keimanlagen später die eine verkümmert. So erkläre ich mir denn auch das Verkümmern des zweiten befruchteten Keimkörperchens bei *Gladiolus* u. s. w.

Bei vielen Pflanzen verlängert sich die durch die Befruchtung aus der Protoplastmakugel entstandene Zelle, ehe sie sich theilt und wächst schlauchartig bis zu einer bestimmten Region des Embryosackes hinab. So bei den Halorageen, Personaten, Labiaten (Fig. 248. p. 384), Borragineen, Cruciferen (Taf. XI. Fig. 10) und bei *Loranthus*. Die Theilung erfolgt hier erst, wenn die schlauchförmig verlängerte Zelle ihr Ziel erreicht hat, am freien Ende derselben. Aus der Endzelle bildet sich darauf wie oben der Embryo, die lange obere Zelle dagegen wird zum langen Träger desselben, der sich entweder gar nicht oder nur theilweise (Taf. XI. Fig. 10) mit Zellen füllt. Wo dagegen die aus der befruchteten Protoplastmakugel entstandene Zelle sich nicht oder nur wenig verlängert, da hängt der Embryo an einem kurzen Träger (*Liliaceae*, *Irdeae*, *Gramineae*, *Canneae*, *Polygoneae*, *Onagraceae*, *Violarieae*, *Viscum* u. s. w.). Wenn der Embryoträger endlich, sich mehr oder weniger verlängernd, anschwillt und entweder leer bleibt (*Potamogeton*), oder mit Zellen füllt (*Cynanchum*, *Tropaeolum*), so hat man denselben Vorkeim (*Proembryo*) genannt.

Bei den Orchideen wächst die obere, den Embryoträger bildende Zelle der Embryoanlage als kürzerer oder längerer Schlauch, der sich, mit Ausnahme von *Sturmia*, mit einer Reihe von Zellen füllt, aus dem Knospensmund hervor frei in die Fruchtknotenhöhle hinein, und bei den Tropaeoleen bildet der aus mehreren Zellenreihen bestehende lange Embryoträger, den Einige Vorkeim nennen, sogar nach zwei Seiten hin lange Verzweigungen (Taf. IX. Fig. 17), welche, die Integumente durchbrechend, sich äußerlich um die Samenknospe legen¹⁾.

Bei den Citrus-Arten, wo zahlreiche Keimkörperchen im Umkreise des Embryosackes entstehen, während der Pollenschlauch nur die Spitze des letzteren berührt, kann derselbe die seitlich gelegenen Keimkörperchen, welche in der Regel in der oberen Hälfte des Embryosackes auftreten, nicht selten aber auch noch weiter abwärts erscheinen, (Taf. XI. Fig. 16) nicht direct befruchten. Eine Befruchtung aus der Entfernung ist aber nach Allem, was wir jetzt wissen, mehr als unwahrscheinlich. Nun finden sich aber im Pollenschlauch der Citrus-Arten länglich runde Körperchen (p. 390), welche, wie es scheint, in einer Schleimschicht, die den Embryosack äußerlich umgiebt, herabgleiten und, wie ich glaube, die Befruchtung der Keimkörperchen vollziehen; zum wenigsten fand ich die letzteren, wenn sie befruchtet waren, immer an der Membran des Embryosackes festgewachsen und zwar so, daß deren spitzes Ende frei über diese Membran hervorragte (Taf. XI. Fig. 15), an diesem Ende aber hingen nicht selten ein oder mehrere Körperchen, welche in Größe und Gestalt den erwähnten Körperchen im Pollenschlauch entsprachen. Ich habe deshalb die letzteren Befruchtungskörper genannt²⁾. Ob bei Citrus schon vor dem Antritt des Pollenschlauches wirkliche Keimkörperchen existiren, ist mir zweifelhaft geblieben, jedenfalls müssen dieselben noch vorgänglicher als bei den anderen Pflanzen sein³⁾, da ich sie mit Sicherheit erst dann nachweisen konnte, wenn sie befruchtet waren und eine feste Membran besaßen; der Fadenapparat schien hier zu fehlen. — Das erste befruchtete Keimkörperchen erscheint immer in der Spitze des Embryosackes, es ragt in vielen Fällen sehr bedeutend über die Mem-

¹⁾ Bot. Zeitung 1855. Taf. IX. Fig. 7 — 20.

²⁾ РИНСКИМ's Jahrbücher Bd. I. p. 213. Taf. XIV. Fig. 8, 9 u. 10.

³⁾ Nach НОРМАНДЕР ist die Scheitelgegend des Embryosackes schon vor der Ankunft des Pollenschlauches vollgestopft mit einem Brei zartwandiger Zellen (der Keimbläschen).

bran des letzteren hervor (Taf. XI. Fig. 14). Bald darauf bilden sich neben ihm mehrere (Taf. XI. Fig. 13), so daß meistens zahlreiche Keimanlagen von verschiedenem Alter nebeneinander liegen, während die seitlich entstehenden Keimanlagen meistens in geringen Abständen von einander erscheinen (Taf. XI. Fig. 15), aber im Alter eben so verschieden sein können. Die Bildung neuer Keimkörperchen und deren Befruchtung dauert bei Citrus, wie es scheint, so lange fort bis im Umkreis des Embryosackes durch freie Zellenbildung die ersten Mutterzellen des Sameneiweißes auftreten. Man findet deshalb in demselben Embryosack neben schon ziemlich weit ausgebildeten, bereits mit Samenlappen versehenen Keimen, noch die jüngsten Anfänge der Embryonen. Von 50—100 Embryonen werden aber höchst selten mehr als 2 oder 3 soweit ausgebildet, daß sie keimfähig sind und auch bei diesen wenigen ist noch, durch gegenseitige Beschränkung in der räumlichen Entwicklung, die normale Ausbildung der Samenlappen oftmals sehr behindert worden, so daß der eine oder andere Samenlappen häufig nur seine halbe Größe erreicht hat; die übrigen Keimanlagen verkümmern vollständig. — Bei *Mangifera indica* findet man gleichfalls 2—4 Keime ¹⁾ in einem Samen, allein nur bei einem oder höchstens bei zweien sind die Samenlappen so weit ausgebildet, daß die Anfangs beginnende Keimung der jungen Pflanzen einen dauernden Fortgang gewinnt. Eine andere *Mangifera*-Art (?) hat dagegen regelmäßig nur einen Embryo ²⁾.

Die Bildung des Keimes aus der unteren Zelle der befruchteten Protoplastmakugel (p. 392) ist bei den verschiedenen Pflanzen nahebei dieselbe. Durch eine Anfangs regelmäßige Theilung nach bestimmten Richtungen entsteht zuerst eine aus vielen Zellen bestehende Kugelgestalt, welche nur bei wenig Pflanzen auf dieser Entwicklungsstufe verbleibt (bei den Orchideen, Orobanchen, *Monotropa*, *Rafflesia* und *Hydnora*), bei den übrigen Gewächsen aber seitlich entweder eine (bei den Monocotyledonen) oder zwei blattartige Ausbreitungen, die Samen-

¹⁾ Meine Schilderung der Vegetation auf Madeira und Tenerife. Taf. IV. Fig. 12.

²⁾ Die Untersuchung ist leider bei *Mangifera*, wo von 1000 Blüten vielleicht nur eine befruchtet wird, so schwierig, daß ich über die Entstehung des Keimes selbst hier nichts erfahren konnte. Bei *Funkia coerulea* und *Scabiosa atropurp.* sollen nach *HORNEMANN* mehrere Keime vorkommen, desgleichen nach *MEYER* bei *Helianthemum grandiflorum* und nach *TULASNE* bei *Nothoscordum fragrans*.

lappen, und neben oder zwischen denselben eine kleine Erhebung, den Vegetationskegel der Stammknospe (die Plumula) bildet. Die Zellenkugel ist die erste Anlage der Keimachse, wo das Stamm- und Wurzelende noch nicht differencirt sind; mit ihrem Auftreten zeigen sich aber auch die Gegensätze beider, indem die Stammknospe sofort Blätter, die Samenlappen erzeugt, das Wurzelende aber entweder durch Bildung einer Wurzelhaube selbst zur Wurzelknospe wird (bei den Dicotyledonen), oder in seinem Gewebe die Anlage zu Nebenwurzeln bildet (bei den Monocotyledonen). Gleichzeitig mit diesen Vorgängen differenciren sich in der Keimachse die verschiedenen Gewebeschichten als Mark, Verdickungsring und Rinde. Im Verdickungsring aber entstehen die Gefäßbündel, welche im Keime einiger Pflanzen (*Quercus*, *Castanea*, *Viscum*) bereits Gefäßzellen ausgebildet haben. Ebenso entwickelt die Plumula einiger Embryonen schon vor der Keimung unter dem Schutze ihrer Samenlappen junge Blätter (*Chamaedorea*, *Phoenix*, *Tropaeolum*, *Persea gratissima*). Da das Wurzelende des Keimes immer aus demjenigen Theil hervorgeht, welcher mit dem Aufhängefaden, dem Embryoträger, in Verbindung steht, so liegt dasselbe immer dem Eimund der Samenknospe zugewendet. Nur *Citrus* und *Mangifera* können hier eine Ausnahme machen.

Der junge Keim wird während dieser Vorgänge bei der Mehrzahl der Pflanzen durch ein Gewebe ernährt, das sich im Embryosack bildet und Sameneiweiß, Endosperm, genannt wird. Die Urzellen dieses Gewebes können auf zweierlei Weise entstehen, nämlich: 1. durch Theilung des ganzen Zelleninhaltes des Embryosackes (bei den Personaten, den Labiaten, den Borragineen, ferner bei *Monotropa* und den *Loranthaceen*); 2. durch freie Zellenbildung im Umkreis des Embryosackes, worauf die so entstandenen Mutterzellen vom Rande aus allmählig den Embryosack mit einem Gewebe erfüllen (bei den *Liliaceen*, *Irideen*, *Cucurbitaceen*, *Onagrariaceen* u. s. w.). Die Mutterzellen, auf die eine oder die andere Weise entstanden, bilden darauf ihrerseits durch Theilung Tochterzellen. Die Beschaffenheit und der Inhalt des als Sameneiweiß bekannten Gewebes, desgleichen die Beschaffenheit der Gewebe des Keimes, werden beim Samen näher besprochen.

Der Fadenapparat des Keimkörpers vergeht nach vollzogener Befruchtung ganz allmählig, seine faserige Structur wird undeutlicher, aber vielfach sieht man noch späterhin seine Ueberreste als glänzende structurlose Masse auf dem Scheitel des befruchteten Embryosackes. Der

Fadenapparat scheint als Befestigungsorgan und, wie ich vermüthe, auch zur Ueberführung des Pollenschlauchinhaltes in die Protoplastmakugel zu dienen; seine über den Embryosack vorragende, abgerundete, Spitze scheint (bei *Gladiolus* und *Crocus*) kleberiger Natur zu sein.

Während bei denjenigen Phanerogamen, welche einen Fruchtknoten als schützendes Organ für ihre Samenknospen besitzen, der Pollenschlauch eine directe Verlängerung der inneren Membran des Pollenkorns ist (p. 367) und die Keimkörperchen in der Spitze des Embryosackes auftreten, entsteht bei den Nadelhölzern und Cycadeen, deren Samenknospe nackt, d. h. von keinem Fruchtknoten umhüllt sind, der Pollenschlauch aus einer bestimmten Tochterzelle des Pollenkorns (p. 368) und ebenso bildet sich die Keimanlage nicht unmittelbar im Embryosack, sondern im Innern einer besonderen Zelle des schon lange vor der Befruchtung entstandenen Sameneiweißes, welche von *Rob. Brown* entdeckt und *Corpusculum* genannt wurde. — Diese *Corpuscula* bilden sich in folgender Weise: Im ganzen Umkreis des Embryosackes entsteht eine Reihe von Zellen, die, wenn sie sich theilen, zu Mutterzellen des Sameneiweißes werden, wenn sie dagegen ungetheilt verbleiben, die *Corpuscula* bilden, welche immer in der Spitze des Embryosackes liegen. Bei den *Abietinen* und bei *Araucaria* sind es große eiförmige Zellen, welche von einer Reihe kleiner Zellen epitheliumartig umgeben werden, bei den *Taxineen* und *Cupressineen* dagegen ohne solche Umkleidung verbleiben. Die *Corpuscula* der *Cupressineen* liegen als schmale langgestreckte Zellen neben einander (Taf. X. Fig. 25). Bei *Taxus* treten dieselben schon vereinzelt auf und bei den *Abietineen* liegen sie immer einzeln, bei *Araucaria* aber sind sie nicht, wie bei allen anderen Nadelhölzern, an der Spitze des Embryosackes sondern in einem Kreis etwas unterhalb derselben (Taf. X. Fig. 27) versammelt. Die Zahl der *Corpuscula* ist nach den Gattungen und Arten verschieden, aber wo mehrere vorkommen, niemals constant. *Ephedra* besitzt nur ein einziges *Corpusculum*, die *Abietineen* haben deren 2—6, *Taxus* hat bis 10, und die *Cupressineen* haben bis 30 und mehr *Corpuscula*. In der Spitze des *Corpusculum*, welche immer freiliegt und über welche, wo die letzteren einzeln vorkommen (*Taxus*, *Podocarpus*, *Araucaria*, *Abietineae*) sich das Gewebe des Sameneiweißes, einen besonderen Canal bildend, erhebt (Taf. X. Fig. 30—35), oder wo sie beisammen liegen (bei den *Cupressineen*) ein gemeinsamer Canal entsteht (Taf. X. Fig. 24 u. 26), bildet sich vor der Befruchtung durch eine

horizontale Scheidewand eine Tochterzelle (Taf. X. Fig. 30), aus welcher in der Regel 4 neben einander liegende Zellen, die Schlufszellen (die Deckelrosette nach HORNISTEN) (x) hervorgehen (Taf. X. Fig. 24—29 u. 31). Diese zeigen einen centralen Zellkern und körnigen Inhalt¹⁾. Im körnigen Protoplasma des Corpusculum selbst, entstehen nach der Pflanzenart und nach der Zeit gröfsere oder kleinere Vacuolen (Taf. X. Fig. 24 u. 33), die namentlich bei den Abietineen in grosser Anzahl das ganze Corpusculum ausfüllen und hier in der Regel den Zellkern des Corpusculum, der bei den Cupressineen sehr deutlich ist, verdecken (Taf. X. Fig. 24). Diese Vacuolen schliessen häufig andere kleinere Scheinzellen in sich (Taf. X. Fig. 36); ob letztere aber, wie HORNISTEN angiebt, einen wirklichen Zellkern besitzen, lasse ich dahingestellt. Der Pollenschlauch tritt darauf, nachdem er das Gewebe der Kernwarze durchdrungen und in demselben oftmals blasenartige Erweiterungen gebildet hat (Taf. X. Fig. 27), in den Canal über den Corpusculus und legt sich unmittelbar auf die Schlufszellen derselben (Taf. X. Fig. 24 u. 31).

Nachdem der Pollenschlauch hier oft mehrere Wochen scheinbar unthätig gelegen, dringt er bei den Abietineen plötzlich zwischen die Schlufszellen (Taf. X. Fig. 32 und 33) und tritt hier, freilich niemals sehr weit (*Pinus, Picea*), in das Innere des Corpusculum hinein. Unter ihm erblickt man alsdann eine scharf umgrenzte, aus körnigem Protoplasma gebildete, Masse, die noch keine feste Membran besitzt. Dieselbe Masse aber findet man bald darauf im Grunde des Corpusculum wieder (Taf. X. Fig. 34), und aus ihr entwickeln sich wenig später, in ganz bestimmter Folge, 4 übereinander liegende, jede aus 4 Zellen bestehende, Zellenschichten, wovon die obere (y) Schicht sehr bald vergeht, die zweite aber (a) zur sogenannten unteren Rosette wird, an der die langen Embryonalschläuche, welche sich aus der dritten Schicht (b) bilden, befestigt sind, und die vierte Schicht (c) endlich zur Grundlage des künftigen Keimes wird. Während im normalen Falle die Theilung der scharf umgrenzten Protoplasmamasse, welche ursprünglich am Pollenschlauche hängt, erst im Grunde des Corpusculum erfolgt, habe ich bei *Pinus silvestris* und später auch bei *Pinus Pinaster* und *P. Strobus* einzeln Fälle beobachtet, wo dieselbe Masse,

¹⁾ Bei *Pinus Pinaster* habe ich die Schlufszellen, hier nur zwei, auf dem Scheitel des Corpusculum als Tochterzellen desselben sitzend, freigelegt. (Taf. X. Fig. 29.)

noch am Pollenschlauche hängend, eine feste Membran erhalten und sich bereits in 4 Zellen getheilt hatte¹⁾.

Bei den Taxineen und Cupressineen erscheint die erste Anlage zum Embryo ebenfalls in der Spitze der Corpuscula; die Schluszzellen sind um diese Zeit, durch Resorption, verschwunden. Bald darauf findet man den Zellenkörper, der hier die Embryonalschläuche und den Embryo bildet, im Grunde des Corpusculum (Taf. X. Fig. 25 a), ja ich glaube diesen Zellenkörper bei Thuja zuerst im oberen, darauf im mittleren und zuletzt weiter ausgebildet im unteren Theile des Corpusculum gesehen zu haben.

Woraus entsteht nun die Anfangs membranlose Protoplasmamasse, aus welcher die Rosette, die Embryonalschläuche und der Embryo hervorgehen, und wie gelangt dieselbe von der Spitze nach dem Grunde des Corpusculum? Diese Fragen kann ich nicht beantworten. — Dafs die Anlage zum Embryo der Nadelhölzer ursprünglich am Pollenschlauche hängt, wird jetzt auch von HOFMEISTER, welcher diese Thatsache früher bestritt und selbige ursprünglich im Grunde des Corpusculum entstehen liefs, zugegeben. HOFMEISTER glaubt, dafs sie aus einer jener freien Zellen, die ich nicht für wahre Zellen, sondern für Vacuolen oder Scheinzellen halte, hervorgeht; ich dagegen vermute, dafs der körnige Inhalt der Schluszzellen die Protoplasmamasse liefert, welche durch den Pollenschlauch befruchtet, zur Keimanlage wird. Die entleerte Beschaffenheit der Schluszzellen nach der Befruchtung bei den Abietineen und deren Verschwinden bei den Taxineen und Cupressineen, ferner die Bedeutung der Schluszzelle als Tochterzelle des Corpusculum, bestimmen mich zu dieser Vermuthung, welche, wenn sie begründet wäre, eine weitere Analogie zwischen den Nadelhölzern und den übrigen Phanerogamen herstellen würde. Die Corpuscula würden als secundäre Embryosäcke und die Schluszzellen als die Keimkörperchen derselben erscheinen, sowie der Pollenschlauch der Nadelhölzer als secundäre Zelle der Pollenkörner betrachtet werden mufs.

Im Pollenschlauch über dem Corpusculum von *Taxus* glaubte ich früher²⁾ eine Zellenbildung beobachtet zu haben, die auch von HOFMEISTER gesehen wurde³⁾. Ich hielt dieselbe damals für die erste Anlage des Embryo im Innern des Pollenschlauches, HOFMEISTER dagegen

¹⁾ Im Mikroskop Auflage II. Taf. IV. Fig. 27—29 für *Pinus silvestris*.

²⁾ Mikroskop Auflage II. Taf. IV. Fig. 6—10.

³⁾ PRINGSHEIM's Jahrbücher Bd. I. Taf. IX. Fig. 2.

glaubte, daß in diesen Zellen Samenfäden entstehen möchten. Meine frühere Ansicht ist jetzt entschieden widerlegt, aber auch HOFMEISTER'S Vermuthung hat sich nicht bestätigt, indem bis jetzt noch Niemand, weder bei den Nadelhölzern noch bei den Phanerogamen überhaupt, bewegliche Samenfäden gefunden hat. Im Pollenschlauch von *Pinus Strobis* finde ich sogar, nachdem derselbe die Befruchtung vollzogen, nicht selten große Stärkmehlkörner (Taf. X. Fig. 32), ebenso sind Scheinzellen (Vacuolen), denen der Corpuscula ähnlich, hier gar nicht selten. Es ist mir jetzt sogar fraglich geworden, ob genannte Zellen wirklich im Pollenschlauche liegen, oder ob sie demselben nur äußerlich anhängen, oder gar die Abdrücke der Schluszzellen auf der Membran des Pollenschlauches darstellen¹⁾. HOFMEISTER erklärt sich dagegen auch in seinen neuesten Arbeiten für das Dasein dieser Zellen, in welchen er unbewegliche Körperchen gesehen.

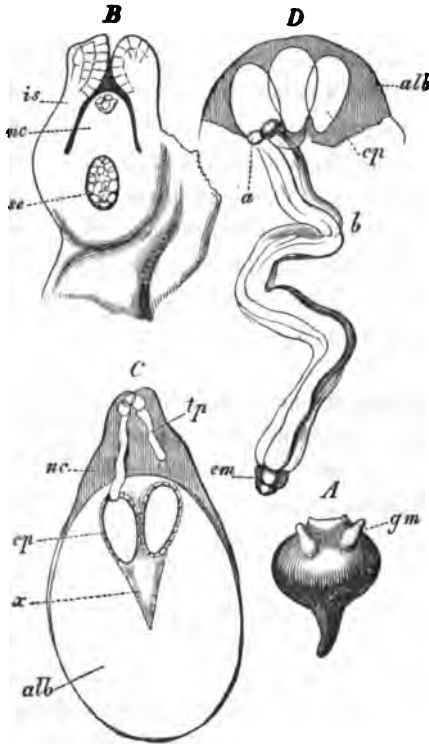
Bei denjenigen Abietineen, deren Zapfen hängend ist (*Pinus, Picea*), kann nun die Anlage zum Keime, welche ursprünglich am Pollenschlauche hängt, wenn sie sich ablöst, einfach durch ihre Schwere an den Grund des Corpusculum gelangen; und wirklich scheint bei *Pinus silvestris, P. Pinaster* und *P. Strobis* das Herabsinken der Keimanlage auf diese Weise zu erfolgen, indem der Inhalt des Corpusculum ganz allmählig von oben nach unten dünnflüssiger wird und damit das allmähliche Herabsinken befördert. Bei *Abies pectinata* dagegen, mit aufrechtem Zapfen, ist ein solches Herabsinken der Keimanlage unmöglich, hier muß dieselbe durch irgend eine mechanische Kraft aufwärts geführt werden²⁾. — Zwei Fragen sind demnach für die Nadelhölzer noch unentschieden: 1. Liefern die Schluszzellen das Protoplasma zur Bildung der Keimanlage, oder wird eine jener freien kugelförmigen Blasen, die ich für Vacuolen halte, durch den Pollenschlauch befruchtet? 2. Auf welche Weise gelangt die Keimanlage von der Spitze des Corpusculum, d. h. von demjenigen Ende desselben, in welchem der Pollenschlauch eindringt, an das gegenüber gelegene Ende, um dort sich weiter zu entwickeln?

¹⁾ *Taxus baccata* war in diesem Sommer (1858) um Berlin so schlecht bestäubt, daß ich hierüber nicht in's Klare kommen konnte.

²⁾ Ich vermute, daß der Pollenschlauch, indem er sich verlängert, die Keimanlage vor sich hinschiebt und selbige an den Ort ihrer Bestimmung geleitet, was bei *Juniperus* (Taf. X. Fig. 25 b und c) und *Thuja* wirklich der Fall zu sein scheint. Zapfen der Weifstanne, welche ich in diesem Sommer (1858) vom Thüringer Wald erhielt, waren noch nicht befruchtet.

Die weitere Ausbildung der Keimanlage ist bei den Nadelhölzern nur in den ersten Stadien verschieden. Bei den Abietineen, wo sich 4 Zellschichten im Corpusculum bilden, deren jede aus 4 Zellen besteht

Fig. 250.



(Taf. X. Fig. 25), vergeht die obere Schicht (*y*) sehr bald, die zweite Schicht (*a*) dagegen wird zur Rosette, welche im Corpusculum bleibt (Fig. 250 *Da*), die dritte Schicht (*b*) verlängert sich bedeutend, sie bildet die Embryonalschläuche (Fig. 250 *Db*), welche aus dem Corpusculum hervorbrechen und die vierte Schicht (*c*), aus welcher der Keim entsteht, in das aufgelockerte Gewebe des Sameneiweißes unter den Corpusculis (Fig. 250 *Cx*) hinabführen. Die Corpuscula vertrocknen, sobald die Embryonalschläuche mit der Keimanlage dieselbe verlassen haben. Bei *Araucaria brasiliensis* ist die Höhle des Corpusculum von zahlreichen

Fig. 250. Der Befruchtungsact der Kiefer. *A* Eine junge Samenschuppe dieses Baumes, bald nach ihrem Entstehen vom weiblichen Blütenstand gelöst, die beiden Samenknospen (*gm*) sind bereits angelegt. (Vergrößerung 10 mal.) *B* Längsschnitt durch eine Samenknospe, die schon bestäubt ist; auf der Spitze ihres Knospenkerns (*nc*) liegen Pollenkörner, *is* die einfache Knospenhülle, *se* der Embryosack, in welchem bereits eine Zellenbildung stattgefunden. (Vergrößerung 35 mal.) Bis zum kommenden Frühjahr bleibt die Samenknospe ziemlich unverändert; jetzt entstehen, mit dem Erwachen der Natur, im Zellgewebe des Keimsackes die Corpuscula. *C* giebt einen Längsschnitt durch den Knospenkern der Samenknospe im zweiten Frühjahr, die Knospenhülle ist entfernt, *nc* der Knospenkern, in dessen Gewebe Pollenschläuche (*tp*) hinabsteigen und bis zum Corpusculum (*cp*) vordringen, *alb* das Endosperm oder das Zellgewebe im Embryosack, *x* die Partie desselben, welche sich auflockert

langen Zellenschläuchen (*y*) ausgefüllt, welche statt der Rosette einen seitlichen Vorsprung bilden (Taf. X. Fig. 28 *a*) und deren weitere Verlängerung die hier sehr zahlreichen Embryonalschläuche (*b*) darstellen, die insgesamt nur einen Embryo tragen¹⁾. Bei *Taxus*, *Thuja* und *Cupressus* fehlt die Rosette und die Embryonalschläuche, deren Zahl hier nicht fest bestimmt ist, wachsen direct aus dem *Corpusculum* hervor (Taf. X. Fig. 26). — Bei der Mehrzahl der Nadelhölzer bilden die Embryonalschläuche eines *Corpusculum* insgesamt nur einen Embryo (*Pinus silvestris*, *Picea vulgaris*, *Abies pectinata*, *Larix europaea*, *Araucaria brasiliensis*, *Taxus baccata*, *Thuja orientalis* und *Thuja occidentalis*). Bei anderen dagegen trennen sich die einzelnen Schlauchzellen später von einander und jede derselben bildet ihre eigene Keimanlage (bei *Pinus Pinaster*, wo aus jedem befruchteten *Corpusculum* vier junge Embryonen hervorgehen, und nach *Hornmeister* auch bei *P. Strobus*).

Die Ausbildung des Keimes erfolgt nun in der Mitte des Sameneiweißes, wohin der junge Keim durch die Verlängerung der Embryonalschläuche geführt wird. Dieselbe unterscheidet sich alsdann nicht wesentlich von der Entwicklungsweise des phanerogamen Embryo im Allgemeinen, indem auch hier zuerst die Achse und darauf unter ihrer Stammknospe die Samenlappen, und zwar bei *Araucaria*, *Thuja*, *Taxus*, *Juniperus* und *Ephedra* zwei, bei den *Abietinen* aber 4—12 entstehen, während sich gleichzeitig am entgegengesetzten Ende der Keimachse die Wurzelhaube bildet und in der Achse sich die verschiedenen Gewebe als Mark, Verdickungsring und Rinde differenzieren. Der innere Theil des Sameneiweißes, welcher den jungen Keim umgibt und von ihnen allmählig resorbirt wird, enthält schon um diese Zeit reichlich Stärkmehl, das wahrscheinlich den jungen Keimen zur Nahrung dient. Die Embryonalschläuche, welche noch lange Zeit als hin- und hergeschlungene vertrocknete Bänder über

und in welche später die Embryonalschläuche hinabsteigen. *D* Der obere Theil des Eiweißes (*ab*) einer befruchteten Samenknospe im Längsschnitt (einige Wochen später), *cp* *Corpusculum*, *a* die Zellen der Rosette, welche im Grunde des *Corpusculum* bleiben, während die Embryonalschläuche (*b*) die Keimanlage (*em*) in das Innere des Endosperm hinabführen (*C. x*). Dort entwickelt sich denn auch, vom Endosperm ernährt, der Keim der Kiefer weiter. (*C* und *D* 100mal vergrößert.)

¹⁾ Leider fehlen mir für *Araucaria* die jüngsten Zustände der Keimanlage.

dem jungen Embryo liegen, sind im reifen Samen meistens verschwunden, nur bei *Larix* sind dieselben noch vollständig erhalten, ebenso bei *Zamia muricata*, wo sie sich als mehrere Zoll lange verschlungene Bänder auseinander ziehen lassen. Bei *Zamia*, welche, wie die Cycadeen überhaupt, zwei Samenlappen besitzt, die mit ihrer Spitze verwachsen sind, hat KARSTEN¹⁾ dieselben frei entstehen sehen und ihre spätere Verwachsung nachgewiesen, auch bisweilen reife Keimlinge mit zwei freien Samenlappen beobachtet, deren einer alsdann länger als der andere war. Diese interessante Thatsache erklärt denn auch, warum der Keim von *Zamia spiralis* nur mit einem, der Anlage eines gefiederten Blattes (Wedel) entsprechenden Samenlappen endigt, während doch die Stammknospe von zwei nur an ihrer Basis getrennten Keimblättern umgeben ist (Fig. 154. p. 143).

In der Regel werden bei den Nadelhölzern, und nach KARSTEN auch bei den Cycadeen, mehrere Corpuscula befruchtet, es bilden sich dann auch die Anlagen zu mehreren Embryonen, welche noch eine Zeit lang neben einander fortwachsen (Taf. X. Fig. 26), darauf aber meistens bis auf eine verkümmern, so daß nur selten zwei Keime zur Ausbildung gelangen, wovon der eine überdies weniger entwickelt ist. Bei *Araucaria brasiliensis* finden sich dagegen häufig zwei ausgebildete keimfähige Embryonen in demselben Samen.

HOFMEISTER hat die Corpuscula der Nadelhölzer und Cycadeen mit den Archegonien der höheren Kryptogamen verglichen, und in der Entwicklungsweise des Keimes der Selaginella, welcher von einer schlauchförmigen Zelle aus der Centralhöhle des Keimorgans in das unter dem Vorkeim liegende Gewebe geführt wird (p. 274), welches er mit dem Endosperm der Nadelhölzer vergleicht, eine Stütze seiner Ansicht gefunden, nach welcher die Coniferen das Zwischenglied zwischen den höheren Kryptogamen und den Phanerogamen bilden (Taf. VII. Fig. 41).

Wenn wir jetzt die Befruchtungserscheinungen der Phanerogamen im Wesentlichen zusammenfassen, so erhalten wir folgende Sätze:

1. Im Zeugungsact erfolgt eine materielle Vermischung des Pollenschlauchinhaltes mit der im Embryosack präexistirenden, membranlosen Protoplasmakugel des Keimkörperchens.

2. Die erste Zelle des neuen Organismus präexistirt nicht fertig

¹⁾ H. KARSTEN über *Zamia muricata*. Abhandlungen der Akademie der Wissenschaften. 1857. p. 209.

im Embryosack, sie ist vielmehr das Resultat der Zeugung, und zwar so, daß bei denjenigen Pflanzen, wo der Pollenschlauch nicht in den Embryosack dringt und deren Keimkörperchen einen Fadenapparat besitzen, nur ein Theil des Keimkörperchens, die Protoplasmakugel, durch die Befruchtung zur ersten Zelle des neuen Organismus wird.

3. Eine unmittelbare Berührung des Pollenschlauchendes mit dem Keimkörperchen ist durchaus nothwendig; nur bei Citrus, wo eine solche Berührung nicht stattfindet, wird die Begattung wahrscheinlich durch bewegungslose Befruchtungskörper (?) vollzogen. Der Inhalt des Pollenschlauches scheint in dem Protoplasma des Keimkörperchens aufzugehen.

4. Der Inhalt eines Pollenschlauches kann mehrere Keimkörperchen befruchten.

5. Bei den Nadelhölzern und Cycadeen erfolgt a) die Bildung des Pollenschlauches nicht direct aus der inneren Membran des Pollenkornes, sondern indirect aus einer secundären Zelle des letzteren und b) die Befruchtung gleichfalls nicht unmittelbar im Embryosack, sondern indirect in einer secundären Zelle desselben, im Corpusculum.

Vergleichen wir jetzt diese Sätze mit den von PRINGSHEIM für die Befruchtung der Algen aufgestellten Thesen (p. 212), so fehlen zur völligen Uebereinstimmung nur die beweglichen Befruchtungskörper im Pollenschlauch.

Bei sehr vielen Pflanzen ist die weitere Ausbildung des Fruchtknotens zur Frucht und der Samenknope zum Samen von der Befruchtung abhängig, so bei den Orchideen, wo nur der bestäubte Fruchtknoten anschwillt, der unbestäubte aber vertrocknet. Die nicht bestäubte Blüthe blüht hier viel länger; die Blütenhüllen der bestäubten Blumen dagegen vertrocknen, sobald der Fruchtknoten zu schwellen beginnt, welche Verhältnisse in ähnlicher Weise bei der Mehrzahl der Pflanzen wiederkehren. Bei anderen Gewächsen dagegen bilden sich auch ohne Bestäubung Frucht und Samen aus, so bei den Feigenarten, deren sonst normal ausgebildete Samen vielfach (auf Madeira bei *Ficus Carica* immer) ohne Keime sind und ebenso bei *Carica cauliflora*, wo die weiblichen Blüten in Funchal, aus Mangel männlicher Bäume, niemals, selbst nicht durch den Blütenstaub der oftmals nahestehenden *Carica Papaya*, befruchtet werden und dennoch Frucht und Samen scheinbar eben so vollkommen ausbilden, als bei der letztgenannten Pflanze, die reichlich keimfähigen Samen bringt; im vorhandenen Samen-

einweifs der nicht befruchteten *Carica cauliflora* fehlt nur der Embryo. Die Samenknospen der *Salisburia biloba* und der *Cycas revoluta* bilden gleichfalls ohne Bestäubung pflaumenartige Beeren mit Sameneiweifs ohne Keimling.

Während hier die weitere Ausbildung des Fruchtknotens und der Samenknospe nicht, wie gewöhnlich, von der Befruchtung abhängig ist, soll bei *Colebogyne illicifolia* sogar eine Keimbildung ohne Bestäubung erfolgen (??). Die weibliche Pflanze dieser aus Neuhoiland stammenden Euphorbiacee, schon länger in den Gärten cultivirt, an der man bis jetzt keine Antheren gefunden, bringt nämlich alljährlich keimfähigen Samen, während die männliche Pflanze bis jetzt in den europäischen Gärten nicht gezogen, nur nach einigen Exemplaren im Herbarium zu Kew bekannt ist. DRECKE und RADLKOFER fanden im Embryosack der weiblichen Pflanze normal gebildete Keimbläschen, die sich später, den befruchteten Keimkörperchen anderer Gewächse ähnlich, theilten und in normaler Weise eine Keimanlage bildeten, welche auch, wie ich mich selbst überzeugt habe, in ihrem Bau dem Embryo anderer Euphorbiaceen vollkommen entspricht und in der Mitte eines Sameneiweisses liegt. Der Keim der *Colebogyne* hat eine Radicula mit Wurzelhaube und eine Plumula mit 2 ziemlich grossen, flachen, am Rande etwas vertieften Samenlappen. RADLKOFER hat gar keinen und DRECKE nur einmal einen Pollenschlauch gefunden. A. BRAUN hat die Keimung dieser Embryonen beobachtet. Bei den Bienen und Schmetterlingen wurde schon länger eine sogenannte jungfräuliche Zeugung, die man jetzt Parthenogenesis nennt, vermuthet; auch die *Colebogyne* galt schon länger als ein Beispiel derselben im Pflanzenreich. In neuester Zeit ist nun diese Frage durch v. SIEBOLD für das Thierreich und namentlich durch A. BRAUN für das Pflanzenreich wieder in Anregung gebracht. Ich habe leider bis jetzt nicht Zeit und Gelegenheit gehabt, die Entwicklungsgeschichte der Blüthe sowohl als des Keimes der *Colebogyne* selbst zu verfolgen und muß mich deshalb jedes Urtheils enthalten, vermüthe jedoch, daß die näheren Verhältnisse hier noch nicht vollständig aufgeklärt sind. *Mercurialis annua* soll ebenfalls ohne Blütenstaub keimfähige Samen bilden (?). Für die Feige wurde früher, allein mit Unrecht, dasselbe behauptet (p. 338). RADLKOFER¹⁾ hält die Parthenogenesis für eine besondere Art der ungeschlechtlichen Vermehrung und vergleicht die selbstständige Ausbildung unbefruchteter Keimbläschen mit der Ent-

wickelung eines neuen Sprosses aus seiner Urzelle. Er sieht nichts Befremdendes darin, daß eine normal der geschlechtlichen Vermehrung dienende Zelle, unter Umständen auch der ungeschlechtlichen Vermehrung Rechnung trage. Die Keime der Coelobogyne sollen bisher nur weibliche Pflanzen geliefert, also, gleich dem Spross, nur das Geschlecht ihrer Stammpflanze vervielfältigt haben.

Durch Bestäuben einer Pflanze mit dem Pollen einer anderen Art oder Varietät erhält man Bastarde und Mischlinge. Die rechten Bastarde nun, welche durch Kreuzung mit dem Blütenstaub einer anderen Art erhalten werden, sollen nach KLOTZSCH zwar einen durchaus normal gebildeten weiblichen Apparat, aber unvollkommen entwickelten Blütenstaub besitzen und deshalb ihre Blüten nicht fruchtbar bestäuben können, sowie man bei dem Bastard des Pferdes und Esels eine mangelhafte Beschaffenheit des männlichen Samens angegeben und danach die Unfruchtbarkeit der Maulesel und Maulthiere unter sich abgeleitet hat²⁾. Die Mischlinge dagegen durch Kreuzung mit dem Blütenstaub einer Varietät entstanden, sollen nach KLOTZSCH wohlausgebildete Pollen besitzen und deshalb sich selbst fruchtbar bestäuben können. KLOTZSCH glaubt damit eine sichere Unterscheidung zwischen Art und Varietät gefunden zu haben. Andere dagegen behaupten, daß auch die Bastarde unter sich, wenngleich in beschränktem Grade, fruchtbar sind. — In Frankreich hat namentlich die durch E. FABRE angeregte Aegilops-Frage großes Aufsehen erregt. FABRE hielt nämlich das als *Aegilops triticoides* Requiien bekannte

¹⁾ Zur Literatur über die Parthenogenesis:

- BERGSMÄ, de parthenogenesi plantarum. Traj. ad Rhen. 1857.
 A. BRAUN, die Parthenogenesis der Pflanzen. Abhandl. der Berl. Akademie 1857.
 GASPARRINI, Note sur l'origine de l'embryon. Annal. des sciences 1846.
 LEUCKART, in WAGNER's Handbuch der Physiologie. IV. 1853. p. 957.
 MÜLLER, die Befruchtung incompleter Blumen. Bot. Zeit. 1857. p. 729.
 NAUDIN, Observations relatives à la format. de graines sans le secours du pollen. Compt. rend. 1856. No. 10.
 RADLKOFER, die wahre Parthenogenesis bei Pflanzen. v. SIEBOLD's u. KÖLLIKER's Zeitschrift 1857. Das Verhältniß der Parthenogenesis u. s. w. Leipzig 1858.
 RAMISCH, Samenbildung ohne Befruchtung am Bingelkraut. (WEITENWEBER's Beiträge zur gesammten Natur- und Heilkunde 1837.) Bonplandia 1856.
 v. SIEBOLD, wahre Parthenogenesis bei Schmetterlingen und Bienen. 1856.
 J. SMITH, Notice of a plant which produces perf. seeds without pollen. Linn. Transact. 1841. — Ders., die sogenannte Parthenogenesis bei Coelobogyne. Bonplandia 1857.
 Ungenannter, über Sprossbildung innerhalb der Samenhülle von Coelobogyne. Bonplandia 1857.

²⁾ In Spanien und Portugal sind übrigens einzelne Fälle der fruchtbaren Begattung des Maulthierhengstes mit der Maulthierstute oder Pferdestute bekannt.

Gras für eine Uebergangsform der *Aegilops ovata* und *A. triaristata* in eine Weizenart. GODRON zeigte dagegen, daß genanntes Gras ein fruchtbarer Bastard von *Aegilops ovata* und *A. triaristata* mit dem Pollen des Weizens sei, indem er selbst die Kreuzung vornahm und fruchtbare Bastarde erzielte, was PLANCHON bestätigt hat. Ganz neuerlich hat nun GRÖNLAND in Paris die Versuche von GODRON mit *Aegilops ovata* wiederholt, deren Blüthen, nach sorgfältiger Entfernung ihrer eigenen Antheren, mit dem Blüthenstaub verschiedener Weizenformen bestäubt wurden und deren Bastarde danach unter sich verschiedene, ihrem Vater mehr oder weniger ähnliche Pflanzen bildeten, welche mit ihrem eigenen Pollen bestäubt, wengleich nur sparsam, keimfähige Samen brachten, von denen die Mehrzahl in diesem Frühjahr aufgegangen ist. Auch FABRE hat mehr als 12 Jahr hintereinander von dem durch GODRON für einen Bastard erklärten *Aegilops triticoides* keimfähige Samen erhalten. Wenn diese Untersuchungen sich weiter bestätigen, so wäre damit bewiesen 1. daß der Blüthenstaub der ächten Bastarde nicht durchaus unfruchtbar ist, obgleich in demselben, auch nach meinen Untersuchungen bei Bastarden von Fuchsia, viel taube Pollenkörner vorzukommen scheinen; 2. daß neue sich fruchtbar vermehrende Pflanzenformen durch Kreuzung zwischen unter sich verschiedenen Pflanzenarten entstehen können, wodurch die Bildung neuer Arten in der geschichtlichen Zeit, welche bis jetzt gelehnet wurde, festgestellt wäre. Denn ein Gewächs, das sich durch Selbstbestäubung vermehrt und deren Nachkommenschaft den Eltern in allen Stücken gleich ist und gleich bleibt, darf sehr wohl als neue Art betrachtet werden.

Für die Blumisten und Obstzüchter ist die Anzucht von Mischlingen und Bastarden von großer Bedeutung geworden; auch hat KLOTZSCH durch Kreuzung mit dem Pollen von *Solanum utile* eine neue Kartoffelsorte erhalten, welche bis jetzt der Krankheit widerstanden¹⁾.

¹⁾ Zur Literatur über die Bastardzeugung:

BRADLEY, *New improvements of planting and gardening*. London 1739.

E. FABRE, de l'*Aegilops triticoides*. Mémoires de l'Acad. de Montpellier 1853.

v. GÄRTNER, über Bastardzeugung im Pflanzenreich. Stuttgart 1849.

GODRON, la fécondation des *Aegilops* par les *Triticum*. Annales des sciences.

Série 4. p. 217. — Ders., de l'*Aegilops triticoides* et de ses différentes

formes. Annales des sciences. Série 4. Tom. V.

GRÖNLAND, die Bastardbildung in der Gattung *Aegilops*. PAINESHERM's Journal

Bd. I. p. 514—529.

JORDAN, sur la question relative aux *Aegilops triticoides* et *speltiformis*. Paris

1857. — Ders., Nouveau mémoire sur la question relative aux *Aegilops*

XVII. Die Frucht und der Same der Phanerogamen.

Die Frucht der Phanerogamen.

§. 82. Die Frucht (*fructus*) entsteht aus dem befruchteten Fruchtknoten, sie umschließt zur Zeit der Reife den reifen Samen. — Wo in der Blüthe kein Fruchtknoten vorhanden ist, da kann auch später von keiner Frucht die Rede sein; so bei den Nadelhölzern und bei den Cycadeen. Bei *Viscum*, wo keine Samenknospe als besonderes Organ auftritt, wo deshalb auch ein eigentlicher Fruchtknoten als hohles, die Samenknospe umschließendes Organ mangelt, wird das Gewebe der Blütenachse, welches den Embryosack umgiebt, zur Frucht. In allen übrigen Fällen dagegen entsteht die Fruchtschale (das *Pericarpium*) aus der Wand der Fruchtknotenhöhle selbst, mit der sich noch andere Theile der Blüthe oder des Blütenstandes verbinden können.

In der Lehre von den Früchten herrscht noch eine große Verwirrung, weil man in der Regel die Entwicklungsgeschichte wenig berücksichtigt und deshalb oftmals in unsequenter Weise eine Menge überflüssiger Namen geschaffen hat, wofür v. MOHL¹⁾ und SCHLEIDEN sich mit Recht beklagen, der letztere aber einen besseren Weg angebahnt hat, dem ich hier folgen und das Ueberflüssige bei Seite lassen werde. — Ebenso schlecht wie um die Ableitung der Fruchtformen durch die Entwicklungsgeschichte, steht es um die chemischen Veränderungen des Inhalts und der Wandung der Zellen während der Ausbildung oder des Reifens der Früchte, wir kennen hier die Veränderungen meistens nur so weit, als sie mit dem Mikroskop und den wenigen mikroskopischen Reagentien, welche wir besitzen, ermittelt werden können²⁾.

-triticoides et speltiformis. *Annal. de la société de Lyon. Nouvelle série.* Tom. IV.

KLOTZSCH, Pflanzenbastarde und Mischlinge. *Monatsbericht d. Berl. Akad.* 1854.
KNIGHT, *Phil. Transact.* 1799. — *Ders., Transact. of the Hort. Soc. of London.* Vol. III—V.

KOELREUTER, Versuche über das Geschlecht der Pflanzen. Leipzig 1761.

MEYER, Pflanzenphysiologie Bd. III. p. 364.

PLANCHON, über *Aegilops ovata*. *Bulletin de la société botanique de France.* Tom. IV. p. 573.

WICHURA, die künstlich erhaltenen Weidenbastarde. *Flora* 1854. p. 1.

WIEGMAN, Bastardzeugung im Pflanzenreich. Braunschweig 1828.

¹⁾ v. MOHL, Einige Bemerkungen über die botanische Terminologie. *Bot. Zeitung* 1843. p. 3.

²⁾ Zur Literatur über die Frucht und den Samen:

DE CANDOLLE, *Organographie végétale.* Paris 1827.

GÄRTNER, *de fructibus et seminibus plantarum.* Stuttgart 1788.

HARTIG, Entwicklungsgeschichte des Pflanzenkeimes, dessen Stoffumbildung und Stoffumwandlung während des Reifens und Keimens. Leipzig 1858.

RICHARD, *Analyse du fruit.* Paris 1808.

Wenn eine Blüthe mehrere getrennte Fruchtknoten besitzt, so finden sich später auch eben so viele Einzelfrüchte wieder, es sei denn, daß einige derselben nicht zur Ausbildung gelangen. In einem solchen Falle haben wir eine zusammengesetzte Frucht (*fructus compositus*) vor uns; bei den Rosaceen, Ranunculaceen und Magnoliaceen. Bei *Nelumbium* erhebt sich der Blütenboden als trichterförmiges Organ über die einzelnen flaschenförmigen Fruchtknoten, so daß ihre Narben nur, dem Hals einer Flasche ähnlich, über die wagerecht geschlossene Fläche hervorsehen. Bei *Anona* verwachsen die einzelnen Fruchtknoten nach der Befruchtung mit einander zu einem Ganzen, die zusammengesetzte Frucht enthält eben so viele Samen als Fruchtknoten befruchtet wurden, wovon die Gestalt der reifen Frucht abhängig ist, indem die nicht befruchteten Pistille kleiner und weniger ausgebildet erscheinen. Man hat den Fruchtstand der Compositen, desgleichen der Ananas wohl als zusammengesetzte Frucht betrachtet, wird denselben aber richtiger als Fruchtstand auffassen müssen, weil hier jede Blüthe nur einen Fruchtknoten besitzt, viele Blüten aber als Blütenstand vereinigt sind, während bei der echten zusammengesetzten Frucht einzelne Blüten mit zahlreichen getrennten Pistillen auftreten.

Ein Fruchtstand (*Dispositio fructuum*) ist aus einem Blütenstand (*Inflorescentia*) hervorgegangen, für ihn gilt deshalb alles was vormals für den Blütenstand Anwendung fand. Die Kornähre, die Weintraube, der holzige Zapfen der Erle sind Fruchtstände; die Zapfen der Nadelhölzer und der Cycadeen dagegen müssen als Samenstände betrachtet werden. Bei der Ananas liegt die Fruchtknotenöhle jeder Einzelblüthe tief in das Gewebe der Achse des Blütenstandes eingesenkt, und diese Achse wird als Fruchtstand saftig, ebenso ist die reife Feige ein saftig gewordener becherförmiger Blütenstand, wo die Theile der Einzelblüthen selbst gleichfalls saftig geworden sind. Der innere, oftmals anders gefärbte Theil der reifen Feige, welcher die zahlreichen Samen enthält, besteht aus den saftig gewordenen Blüten, der äußere rindenartige, aber gleichfalls saftig gewordene Theil gehört dem gemeinsamen Blütenboden (Fig. 235. p. 342). Auch die sogenannte Frucht der Maulbeere ist ein echter Fruchtstand, die Blütenhülle jeder einzelnen Blüthe ist hier wie bei der Feige fleischig geworden.

SCHLEIDEN, Grundzüge der Botanik. Bd. II. — Ders. mit VoEGL, über das Albumen. Acta acad. L. C. XIX.
TREVIRANUS, Physiologie. Bd. II.

Während sich jeder Fruchtknoten zur Einzelfrucht ausbildet, vertrocknen in der Regel Narbe und Staubweg und verschwinden bald ganz oder theilweise (bei Anona und bei Citrus fallen sie glatt vom Fruchtknoten, bei anderen Pflanzen bleiben sie vertrocknet auf demselben stehen; Adansonia). Auch die übrigen Blüthentheile verwelken meistens bald nach der Befruchtung und trennen sich nach ihrem Bau einzeln oder zusammenhängend, wenn selbige nämlich in der Blüthe verbunden sind (die Blumenkrone und Staubfäden der Borragineen, Labiaten, Ericaceen u. s. w.), oder sie bleiben vertrocknet auf dem sich zur Frucht ausbildenden Fruchtknoten (bei Pereskia). Bei der *Opuntia Ficus indica* werden sämtliche Blüthenorgane nach der Befruchtung durch Bildung einer Korksicht auf dem Scheitel des Fruchtknotens als ein Ganzes abgeworfen, so daß auf dem Scheitel der Frucht eine Vertiefung mit glatter Oberfläche entsteht. Der Kelch, welcher vielfach nicht abgeworfen wird und als *Calyx persistens* an der Frucht verbleibt (bei *Canna*, *Bromelia Ananas*), entwickelt sich in manchen Fällen mit derselben weiter, er bildet z. B. die aufgeblasene häutige Hülle, welche die Frucht von *Physalis* und *Cucubalus bacciferus* umgiebt; sich dicht an den Fruchtknoten legend umschließt er die Frucht von *Clethra* und *Visnea* und bildet, indem er bei der letztgenannten Pflanze saftig wird, die blau gefärbte Scheinbeere, welche auf den *Cannaren*, wie bei uns die Heidelbeere, verwerthet wird.

Wenn in der Blüthe ein *Discus* vorhanden ist, so kann sich dieser unter Umständen an der Fruchtbildung betheiligen, z. B. bei den ächten *Cupuliferen*, wo er die *Cupula* bildet, während die eigentliche Frucht auch hier aus dem Fruchtknoten selbst entsteht. Die Eiche mit einem Fruchtknoten hat eine einfache Frucht, die Buche und die Kastanie dagegen mit 2 und mehreren Fruchtknoten in einer *Cupula* haben zusammengesetzte Früchte. Wenn eine Blüthenröhre vorhanden ist, auf welcher Kelch, Blumenkrone und Staubfäden stehen, so kann auch diese an der Fruchtbildung theilnehmen; bei der Rose bildet der *Discus*, auf dem Kelch, Blumenblätter und Staubfäden eingestückt sind, fleischig werdend, die Hahnbutte, welche mit der *Cupula* der Buche zu vergleichen ist und wie diese mehrere Früchte umschließt. Aus demselben *Discus*, mit der Wand der einzelnen Fruchtknoten verschmolzen, entsteht die Scheinfrucht (*fructus spurius*) des Apfels, der Birne und der Granate, was an die *Ananas* erinnert, wo die Fruchtknoten der Einzelblüthe mit der Achse des ährenförmigen

Blüthenstandes verschmolzen sind. Bei dem Apfel und der Birne liegen die einzelnen Fruchtknoten in einem Kreise, bei der Granate dagegen liegen sie in zwei Kreisen über einander. Auch der Blüthenboden theilhaftig sich bisweilen an der Fruchtbildung, was namentlich für die zusammengesetzten Früchte gilt; bei der Erdbeere bildet derselbe den fleischig gewordenen, stark angeschwollenen Theil, welcher die Einzelfrüchte als kleine, schwarze, holzig gewordene Körner trägt, bei der Himbeere dagegen bleibt er kegelförmig und ungenießbar, während die zahlreichen Einzelfrüchte anschwellen und sich zur saftigen Beere ausbilden, welche mit einander verklebt, denselben umgeben; ähnlich bei der Anona, wo diese Beeren nicht einzeln, sondern mit einander zu einem Ganzen verwachsen sind. Sogar der Blüthenstiel kann sich mit an der Fruchtbildung theilhaftig, wie dies bei Blüthen mit unterständigem Fruchtknoten mehrfach der Fall ist, z. B. bei dem Apfel und der Birne, wo man den Discus als zum Blüthenheil gehörig betrachten kann, und bei den Orchideenfrüchten. Bei dem unterständigen Fruchtknoten ist überhaupt keine scharfe Grenze zwischen Blüthenstiel und Fruchtknoten vorhanden, man kann den letzteren gewissermaßen als den hohl gewordenen Blüthenstiel auffassen. Die Frucht der Opuntia ist ein hohl gewordener, im Innern Samen tragender Zweig, welcher in den Boden gepflanzt, Wurzeln schlägt, und aus Achselknospen junge Zweige bilden und so zur neuen selbstständigen Pflanze werden kann.

Die Umwandlung der einzelnen Fruchtknoten in eben so viele Einzelfrüchte beginnt bald nach deren Bestäubung, es scheint sogar bei vielen Pflanzen, als ob die letztere hierauf von Einfluß wäre. Eine Blüthe, die nicht bestäubt wird, blüht in der Regel länger als eine andere Blüthe derselben Pflanze, welche Blüthenstaub empfing. Während bei der ersteren Kelch und Blumenblätter frisch bleiben, welken sie bei der anderen bald nach der Bestäubung und vertrocknen, dagegen schwillt der Fruchtknoten alsbald mehr oder weniger an, während er im anderen Falle in der Regel später, vom Gelenk des Blüthenstieles ausgehend, vertrocknet, so daß die ganze Blüthe abfällt. Als Beispiele die Blüthe der Orchis-Arten und der Obstbäume. Es folgt hieraus, daß die Bestäubung und in Folge derselben die Bildung der Pollenschläuche eine besondere Thätigkeit in den zur Samenbildung wesentlichen Theilen hervorrufen muß, so daß vorzugsweise diese ernährt werden, wodurch von nun ab den unwesentlichen Theilen der

Blüthe, als Kelch, Blumenblätter, Staubfäden und Narbe die Nahrung entzogen wird, weshalb selbige vertrocknen. Es folgt aber auch ferner hieraus, daß die durch den Befruchtungsact im Fruchtknoten erregte Thätigkeit, die Saftverbindung des Fruchtknotens mit der Pflanze selbst, unterhält, während selbige bei nicht erfolgter Bestäubung aufhört, weil die Thätigkeit im Fruchtknoten erlischt, weshalb die nicht bestäubten Blüthen nach einiger Zeit vertrocknen und abfallen. Im pflanzlichen sowohl als auch im thierischen Organismus beruht alles auf Gegenseitigkeit, der Stoffwechsel aber ist die Quelle des Lebens. Der Einfluß der Bestäubung auf das Leben im Fruchtknoten zeigt sich am schärfsten bei den Asclepiadeen, wo jedes Fruchtknoten-fach seinen eigenen Staubwegcanal besitzt. Nur das bestäubte Fach entwickelt sich hier weiter; das ihm zur Seite liegende nicht bestäubte vertrocknet dagegen. Allein es giebt auch Ausnahmen von dieser Regel (p. 404).

Von der Bestäubung ab entwickelt sich nun ganz allmählig der Fruchtknoten zur Frucht, die Veränderungen, welche er dabei erleidet, beziehen sich 1. auf das Größerwerden; 2. auf die Ausbildungsweise seiner Zellen; 3. auf die chemischen Veränderungen des Inhaltes derselben. — Das Größerwerden oder das Wachsthum des Fruchtknotens durch Zellenvermehrung und Zellenausdehnung fällt in die erste Periode der Umwandlung des Fruchtknotens zur Frucht. Die verschiedene Ausbildungsweise der vorhandenen Zellen in mehr oder weniger scharf gesonderte Schichten bezeichnet darauf die zweite Periode, und die chemischen Veränderungen des Inhaltes endlich zeigen sich vorzugsweise beim Reifen der Früchte. Schon in der Blüthe, wie überhaupt im Leben jeder Zelle, wirkt der chemische Progreß; eine Zellenbildung, eine Verdickung der Zellenwand und eine Anhäufung von Nahrungsstoffen in der Zelle sind ohne ihn nicht denkbar; in der entschiedensten Weise aber zeigt sich seine Thätigkeit erst bei dem Reifen der Früchte, indem hier die Umwandlung der Stoffe auf chemischem Wege am auffälligsten hervortritt. Die zur Wand der Frucht gewordene Wand des Fruchtknotens wird Pericarpium genannt.

Die 3 so eben bezeichneten Momente üben nunmehr auf die Entwicklung der Frucht sehr wesentlichen Einfluß. Die Gestalt der Früchte, die Beschaffenheit des Gewebes derselben, die Producte der Zellen und die Weise, in welcher der Same aus der Frucht entlassen wird, sind Folgen dieser Veränderungen.

Die Gestalten der Früchte sind äußerst mannigfaltig, aber keiner allgemeinen Bestimmung fähig; Haare, Stacheln, Warzen, flügelartige Ausbreitungen und dergleichen mehr sind hier und da vorhanden. Die Veränderungen, welche die Gewebeschichten des Fruchtknotens während seiner Ausbildung zur Frucht erleiden, lassen sich dagegen schon eher unter bestimmte Gesichtspunkte zusammenfassen; es kann sich nämlich die eine Schicht durchaus anders als die andere ausbilden. Es kann ferner sowohl die innerste Gewebeschicht und mit ihr bei einem mehrfächerigen Fruchtknoten die Scheidewand der Fächer resorbirt werden oder vertrocknen, weshalb sich aus der reifen Frucht nicht rückwärts auf den Bau des Fruchtknotens schliessen läßt. Die verschiedene Ausbildung des Gewebes bezieht sich aber nicht allein auf die Schichten der Fruchtknotenwand, sondern auch auf ganz bestimmte Regionen derselben. Die Art des Aufspringens der Kapsel Früchte ist z. B. die Folge einer bestimmten Anordnung von Zellen, welche beim Austrocknen der Frucht als Nähte aufreißen. Schon im unbestäubten Fruchtknoten lassen sich diese Nähte durch den Bau ihrer Zellenwand und durch ihren Inhalt von den übrigen Theilen der Fruchtknotenwand unterscheiden. Die Producte der Zellen endlich sind wieder von der Ausbildungsweise der Gewebeschichten abhängig; nur die nicht verholzten Gewebe bilden Kohlenhydrate als Stärkmehl, Zucker u. s. w., desgleichen Pflanzensäuren.

Die Einzelfrüchte lassen sich in 3 große Gruppen theilen¹⁾: 1. in solche, welche sich in bestimmter Weise öffnen und ihre Samen entlassen: Kapsel Früchte (Capsulae); 2. in andere, welche sich nicht öffnen, dagegen in einzelne Stücke zerfallen, ohne daß der Same entlassen wird: Spaltfrüchte (Schizocarpia); 3. in solche, welche weder aufspringen noch in Theile zerfallen: Beeren, Steinbeeren und Schließfrüchte (Baccae, Drupae, Achenia).

Die Weise des Aufspringens der Kapsel Früchte ist verschiedener Art und immer von dem Bau des Fruchtknotens, aus dem sie entstanden sind, abhängig; so öffnet sich die Kapsel frucht an ihrer Spitze mit einer kurzen Spalte oder einem Loch, bei Papaver, Hyosciamus und Dictamnus, die Zahl der Lächer entspricht hier der Zahl der Fruchtknotenfächer. Oder sie öffnet sich mit Längsspalten, wie bei den Orchideen, wo zu beiden Seiten jedes Samenträgers eine Längs-

¹⁾ SCHLEIDEN, Grundzüge. Bd. II. p. 404.

spalte erscheint; da nun 3 Samenträger vorhanden sind, so finden sich natürlich 6 Längsspalten. Oder die Kapsel öffnet sich mit Klappen (Fig. 251), welche sich entweder von den stehen bleibenden Scheidewänden ablösen (*Dehiscencia septifraga*) *Cobaea scandens*, *Gossypium*, *Rhododendron*, oder die Scheidewände spalten sich in 2 Längslamellen (*Dehiscencia septicida*, *valvulae marginae septiferae*) *Colchicum*, *Aristolochia*, oder die Scheidewände bleiben ungetheilt mit der Mitte der Klappe verbunden (*Dehiscencia loculicida*, *valvulae medio septiferae*) (bei *Iris*, *Tulipa*, *Syringa*, *Oenothera*).

Fig. 251.



In diesen 3 Fällen entspricht die Zahl der Klappen der Zahl der Fächer, welche vormals dem Fruchtknoten eigen waren. Das Mittelskölchen bleibt bei den beiden letzten Arten bisweilen isolirt als Fruchtsäule (*Columella*) zurück. Außerdem giebt es noch einfächerige Kapsel Früchte, welche im Umkreis mit einer Cirkellinie aufspringen (*Capsulae circumscissae*) bei *Anagallis*, sowie einfächerige, welche sich mit einfacher Längsspalte öffnen (bei den Leguminosen und *Proteaceen*), oder die mit mehreren Klappen aufspringen (bei *Viola* mit 3 Klappen). Es ist bei einigem Nachdenken leicht begreiflich, dafs die Art des Aufspringens der Kapsel frucht nicht immer als Zerfallen derselben in ihre ursprünglichen Theile gedeutet werden kann, obschon häufig, z. B. bei den *Proteaceen*, die Frucht längs der Naht des Fruchtblattes aufspringt. Die *Capsula circumscissa* und jede aus einem unterständigen Fruchtknoten hervorgegangene Kapsel frucht widerlegen diese Ansicht zur Genüge. Sehr wichtig ist es dagegen auf die Stellung der Spaltungslinie zu den Scheidewänden der mehrfächerigen Frucht oder zu den Samenträgern der einfächerigen Frucht zu achten. Das Aufspringen durch Löcher, durch Längsspalten und durch Klappen ist streng genommen nur dem Grade nach, in welchem die Trennung erfolgt, von einander verschieden, weshalb auch hier die Stellung der Trennungslinien zu den Scheidewänden oder Samenträgern wohl zu berücksichtigen ist. Die vielen Namen, welche die einzelnen Arten der Kapsel fruchte erhalten haben, sind durchaus überflüssig; und wäre es jedenfalls besser, die Gestalt der Frucht, die Beschaffenheit ihrer Wan-

Fig. 251. Das Aufspringen der Kapsel fruchte, schematisch dargestellt. I *Dehiscencia septifraga*. II *Dehiscencia septicida*. III *Dehiscencia loculicida*.

Fig. 251. Das Aufspringen der Kapsel fruchte, schematisch dargestellt. I *Dehiscencia septifraga*. II *Dehiscencia septicida*. III *Dehiscencia loculicida*.

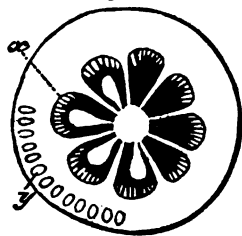
dung und die Art ihres Aufspringens kurz aber genau zu beschreiben. Die reife Kapsel Frucht kann saftig, häutig oder holzig sein. Saftig ist sie bei Impatiens, wo die Fächer plötzlich von unten nach oben, sich zusammenrollend, aufspringen und an dem Mittelsäulchen hängen bleiben. Häutig bei der reifen Erbse und holzig bei den Früchten von Banksia und Hakea.

Die Spaltfrucht (Sobizocarpium) ist nach der Weise, in welcher die Theilung erfolgt, verschieden. Die durch Längstheilung entstandenen Stücke einer Frucht pflegt man Cocci oder Mericarpia zu nennen (bei den Malvaceen, Borragineen, Rubiaceen, Umbelliferen, Geraniaceen, bei Tropaeolum und bei Acer). Die durch Quertheilung entstandenen Stücke bezeichnet man dagegen als Glieder (Articuli); bei Raphanus und bei Hippocrepis.

Bei der Kapsel Frucht und bei der Spaltfrucht ist die Wand zur Zeit der Reife entweder trocken oder holzig, bei der Beerenfrucht dagegen muß man nach der Ausbildungsweise der Fruchtwand mehrere Formen unterscheiden.

Bei der eigentlichen Beere (Bacca) wird das ganze Gewebe der Fruchtknotenwand saftig oder fleischig, und nur eine feste Oberhaut umkleidet als Schale die Frucht, so bei der Stachelbeere, der Tollkirsche, der Judenkirsche, bei der Einzelfrucht der Himbeere, bei der Beere des Flieders, der Weinrebe, bei dem Apfel, bei der Birne, bei der Banane, desgleichen bei der Gurke und der Cactusfrucht. Die Beere kann sowohl einsamig als vielsamig sein. Bei den Citrusfrüchten,

Fig. 252.



welche man in diese Gruppe zählen muß, wachsen vom inneren Rande jedes Fruchtfaches zahlreiche, aus vielen kleinen Zellen bestehende Fortsätze bis zum Mittelsäulchen (Fig. 252). Das Fruchtfleisch der reifen Citrone und Orange besteht deshalb nicht, wie bei anderen saftigen Früchten, aus einem zusammenhängenden Gewebe, vielmehr ist jedes Fruchtfach von zahl-

reichen, spindelförmigen, nicht mit einander verbundenen, aus vielen,

Fig. 252. Querschnitt durch die ganz junge Frucht von *Citrus chinensis*. *a* Die aus vielen Zellen zusammengesetzten, vom Rande des Fruchtfaches nach Innen wachsenden, ursprünglich cylindrischen Körper, welche später das saftige Fleisch der Citrusfrüchte bilden, *y* Oelbehälter unter der Fruchtschale. Vergrößerung 10 mal.

safterfüllten Zellen bestehenden Theilen zusammengesetzt, welche aus diesen Fortsätzen entstanden sind. Durch die Scheidewände aber kann man nach Entfernung der Schale das Fruchtfleisch in so viele Theile zerlegen, als Fruchtfächer vorhanden waren. In der lederartigen Schale der Citrusfrüchte liegen zahllose, den Harzbehältern der Nadelhölzer entsprechende kugelige Oelbehälter.

Bei der Steinbeere (Drupa) wird nur ein bestimmter Theil der Fruchtknotenwandung, und zwar der äußere Theil derselben, saftig oder fleischig, ihn umgiebt eine feste Oberhaut als Schale, wogegen der innere Theil der Fruchtwand verholzt (bei der Kirsche, der Pflaume, dem Pfirsich, der Mangofrucht, der Wallnuß und der Mandel. Auch die Steinbeere braucht nicht einsamig zu sein; die Kirsche, die Pflaume, der Pfirsich und die Mandel haben sogar in der Anlage immer mehrere (in der Regel 2) Samenknospen, deshalb findet man nicht selten bei der Mandel und bei der Kirsche 2 Samen in einem Kerne. Das saftige Fruchtfleisch der beerenartigen Früchte hat man Pulpa genannt.

Bei der Schließfrucht, Achenium, Careopsis, endlich wird die ganze Fruchtknotenwand entweder holzig oder trocken; so bei den Gräsern, den Cyperaceen, den Compositen, bei vielen Ranunculaceen und Rosaceen, z. B. bei der Einzelfrucht der Erdbeere; ferner bei der wahren Frucht der Ächten und der falschen Cupuliferen, desgleichen bei den Betulineen und bei den Salicineen. Auch die Schließfrucht braucht nicht einsamig zu sein; nur bei den Gräsern, Cyperaceen, Compositen, Ranunculaceen und Rosaceen ist sie es schon in der Anlage immer, bei den anderen hier genannten Pflanzen sind dagegen zur Blüthezeit mehrere Samenknospen vorhanden (Quercus, Fagus, Betula).

Bei den Beerenfrüchten hat man für die Fruchtknotenwand drei Schichten, als äußere Fruchthülle (Epicarpium), mittlere Fruchthülle (Mesocarpium) und innere Fruchthülle (Endocarpium) unterschieden. Aus dem Epicarpium wird bei der wahren Beere und bei der Steinbeere die äußere Schale, die in der Regel nur aus wenigen Zellenreihen besteht, oder gar durch eine Korkschiebt ersetzt wird (die grauen Flecken auf der Pflaume). Mesocarpium und Endocarpium sind aber bei der wahren Beere nicht wohl zu unterscheiden; bei der Steinbeere dagegen läßt sich diese Trennung rechtfertigen, indem die innerste, die holzige Schale bildende Schicht aus dem Endocarpium hervorgeht; bei der Schließfrucht endlich ist in manchen

Füllen eine Trennung in Endocarpium und Mesocarpium ebenfalls gerechtfertigt, das letztere wird z. B. bei *Carpinus* und bei *Corylus*, desgleichen bei *Betula* und bei *Alnus*, zur Ernährung des Samens verbraucht.

Während der Fruchtknoten vieler Pflanzen zur Blüthezeit mehrfächerig ist und mehrere Samenknospen besitzt, ist die reife Frucht, wie schon erwähnt, oftmals einfächerig und mit einem einzigen Samen versehen. In der Regel lassen sich aber sowohl die vertrockneten und durch den reifenden Samen zerdrückten Scheidewände, als auch die vertrockneten Samenknospen nachweisen, so bei der Eiche und Buche, deren Frucht selten mehr als einen Samen besitzt. Auch wenn mehrere Samenknospen befruchtet werden, scheint hier dennoch immer nur einer derselben zur Ausbildung zu gelangen, weil wahrscheinlich nur für einen Samen hinreichend Nahrung vorhanden ist. *Manglesia cuneata* mit 2 Samenknospen reift immer nur einen Samen, *Hakea suaveolens* dagegen, ihr durchaus ähnlich, bringt regelmäßig beide Samenknospen zur Reife. Wo zur Erreichung eines Zieles Schwierigkeiten im Wege stehen, pflegt die Natur durch die Zahl der Wesen diesem Uebelstande abzuweichen; auf eine Samenknospe der Pflanze kommen z. B. häufig 1000 und mehr Pollenkörner, wo nur ein Same zur Ausbildung kommt, sind häufig mehrere Samenknospen vorhanden. Es genügt, wenn von den 1000 Pollenkörnern Einer sein Ziel erreicht und wenn von mehreren Samenknospen nur Eine befruchtet und zum Samen wird. Auch *Ardisia* (Fig. 219. p. 316) reift nur einen Samen.

In dem Fruchtfleisch der saftigen Früchte, welche uns vielfach als Nahrung dienen, kommen nun sowohl die verschiedenen Kohlenhydrate, Stärkmehl, Gummi und Zucker, als auch organische Säuren, fette und ätherische Oele mannigfacher Art und in verschiedenem Verhältnisse der Stoffe zu einander vor. Der Zucker und die ätherischen Oele bilden sich meistens erst während des Reifens und zwar auf Kosten anderer von ihnen verschiedener Stoffe, die Pflanzensäuren verschwinden desgleichen mehr oder weniger beim Reifen der Früchte. Die organische Chemie findet hier ein reiches, aber leider bis jetzt noch wenig beachtetes Gebiet. Das Mehligwerden gewisser Früchte durch das Reifen erfolgt, wie schon *TREVIRANUS* gezeigt¹⁾, nicht durch eine Bildung von Stärkmehl, das bekanntlich bei den süßen Früchten mit der Reife verschwindet und

¹⁾ *TREVIRANUS* Pflanzenphysiologie. Bd. II. p. 492.

in Zucker verwandelt wird, sondern in einer leichten Trennbarkeit der Zellen. Die mehligten Früchte sind dazu saftarmer und bewirken deshalb auf der Zunge das Gefühl der Trockenheit; ebenso die gekochte mehligte Kartoffel. Beim Reifen der saftigen Früchte lösen sich überhaupt vielfach die Zellen aus ihrem Verband, ein süßes, von ihnen ausgeschwitzter Saft umgiebt alsdann dieselben, ebenso sind die Einzelblüthen der Feige, deren Theile bei der Reife saftig werden, von einem süßen Saft umgeben, der oftmals aus der Oeffnung des Fruchtstandes (Fig. 235. p. 342) hervorquillt.

Der Same der Phanerogamen.

§. 83. Wie aus dem bestäubten Fruchtknoten die Frucht, so wird aus der befruchteten Samenknospe der Same. Um den Samen einer Pflanze richtig zu beurtheilen, muß man deshalb die Samenknospe und ihre Entwicklungsgeschichte kennen.

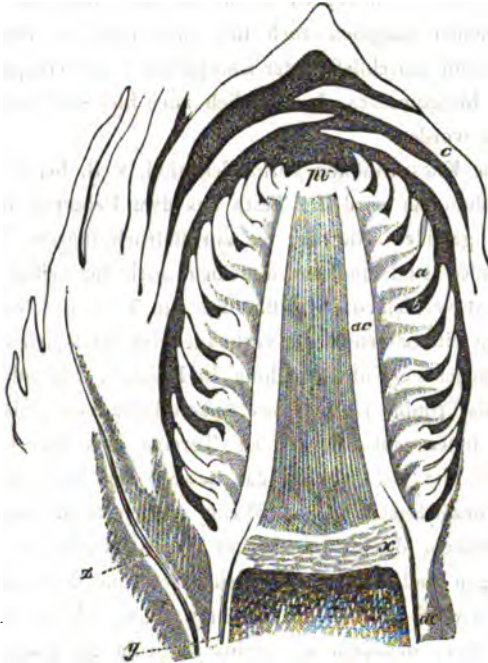
Bei allen Pflanzen, die einen Fruchtknoten besitzen, entwickelt sich der Same im Innern desselben; bei den Nadelhölzern und bei den Cycadeen, denen der Fruchtknoten als eine geschlossene Hülle fehlt, bildet sich dagegen der Same entweder auf einer offenen Samenschuppe, bei den Abietineen, oder frei und zwar in der Achsel eines Blattes, bei Podocarpus (Fig. 222. p. 324) und den Cupressineen (Fig. 246. p. 382), oder auf dem Ende eines Zweiges, bei Taxus (Fig. 221. p. 324). Der Zapfen der Nadelhölzer (Fig. 253) und der Cycadeen, desgleichen der mehrsamige Samenzweig von Podocarpus ist ein Samenstand.

Für den Samen hat man nun dreierlei zu beachten: 1. Die Samenschale (Tegmentum, Testa), welche aus den Knospenhüllen, wenn solche vorhanden waren, und aus dem Knospenkern, wenn derselbige nicht vom Embryosack gänzlich resorbirt wird, bestehen. 2. Auf das Sameneiweiß, welches als ächtes Sameneiweiß (Endosperm) ein Ueberrest des im Embryosack entstandenen Gewebes ist, oder als äußeres Sameneiweiß (Perisperm) aus dem Gewebe des Knospenkernes besteht und 3. auf den Keim, seine Beschaffenheit, Gestalt und Lage im Samen. Bei *Canna* vertritt das Gewebe des Knospengrundes (der Chalaza) die Stelle des äußeren Sameneiweißes.

Für die Samenschale kann man nur aus der Entwicklungsgeschichte erfahren, wie sie gebildet wurde; aus dem fertigen Samen ist es dagegen in der Regel unmöglich Rückschlüsse auf die Beschaffen-

heit derselben und die Zahl ihrer Integumente zur Zeit der Befruchtung zu machen, weil gerade hier sowohl durch Resorption, als auch

Fig. 253.



durch ungleiche Ausbildungsweise der Zellen in den verschiedenen Schichten wesentliche Veränderungen eintreten, wofür schon die Gruppe der Nadelhölzer hinreichende Beweise liefert.

Durch Resorption verschwindet z. B. bei den Orchideen sowohl der Knospenkern, als auch das innere Integument der Samenknospe vollständig, selbst von dem äußeren Integument bleibt nur die äußere

Fig. 253. Längsschnitt durch eine Zapfenknospe (weibliche Knospe) der Tanne vom 6. November 1853. Der noch sehr junge Zapfen hat bereits in der Achsel der Deckschuppen (a) die Anlage der Samenschuppen (b) als kleine warzenförmige Erhebung gebildet. c die braun gefärbten Knospendeckschuppen, unter deren Schutz der junge Zapfen überwintert, pv der Vegetationskegel (Vegetationskegel) des Zapfens, x das Gewebe, welches im Mark die Grenze zwischen dem Stengelglied des vorigen Jahres und der Zapfenanlage bildet, ac der Cambiumring, y das Gefäßbündel in demselben, z ein Gefäßbündel, welches zu den Knospenschuppen verläuft. (Vergrößerung 12 mal.)

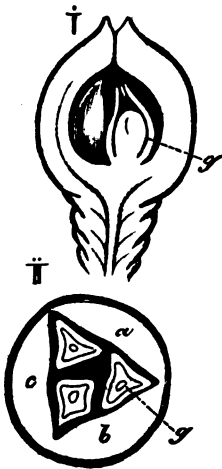
Zellschicht zurück. Der reife Samen der Orchideen besteht deshalb aus einer trockenen, nur aus einer Zellschicht zusammengesetzten Hülle, welche den Keim umgiebt. Bei den Rhinanthaceen, den Orbantheen und den Monotropen verhält er sich ähnlich; eine oder einige Zellenreihen umgeben auch hier als Testa das Sameneiweiß, welches den Keim umschliesst; der Knospenkern und ein großer Theil des einfachen Integumentes sind nämlich auch hier durch den Embryosack resorbirt worden.

Wo keine Knospenhüllen vorhanden sind, z. B. bei Hippuris und bei Myriophyllum, da wird die Testa aus dem Ueberrest des nackten Knospenkerns gebildet. Nur da, wo zur Befruchtungszeit 2 Knospenhüllen vorhanden sind und wo dieselben auch im reifen Samen als solche getrennt verbleiben, wo überdies ein Rest des Knospenkerns und außerdem ein Sameneiweiß vorhanden ist, lässt sich deshalb die von MIRBEL gegebene Unterscheidung in Primine, Secundine u. s. w. anwenden. Als Primine ist hier das äußere Integument, als Secundine dagegen das innere Integument, als Tercine aber das Gewebe des Knospenkernes und als Quintine das Gewebe des Sameneiweißes im Embryosack bezeichnet worden. Wenn endlich noch eine besondere Schicht das Gewebe des Knospenkernes vom Sameneiweiß trennt, wie dies bei einigen Nadelhölzern geschieht, wo eine derbe structurlose, nicht aus Zellenstoff bestehende, Membran, die, wie ich glaube, als Secretionsproduct, demnach als wahre Cuticula zu deuten ist, das Sameneiweiß umgiebt, so stellt diese Hülle MIRBELS Quartine dar. — Da aber jede Knospenhülle selbst zwei oder mehrere Gewebeschichten bilden kann (das äußere Integument von Carica Papaya, das einfache Integument von Salisburia), so ist auf diese Unterscheidung der verschiedenen Schichten oder Häute des Samens physiologisch kein Gewicht zu legen.

Die Ausbildungsweise der Zellenreihen der Samenschale ist entweder unter sich nahebei gleich oder verschieden; so entsteht z. B. eine dünne trockene Samenschale (bei der Eiche, der Buche, der Wallnuss und der Haselnuss, desgleichen bei der Mandel, der Kirsche und der Pflaume), welche in den genannten Fällen den eiweißlosen Keim umgiebt; oder eine trockene, dicke und holzige Schale (bei der Kiefer, der Lerche und der Fichte), oder es verholzen einige Zellenreihen, während andere saftig werden; z. B. die äußerste Zellenreihe des äußeren Integumentes bei der Kartoffel, welche saftig wird, während

die übrigen verholzen. In der Frucht der *Opuntia* bilden die äußeren saftig gewordenen Schichten der Samenschale der zahllosen Samen den genießbaren säuerlich süßen Theil der Frucht, ebenso bei *Passiflora* und bei *Punica granatum*. Die Fruchtschale ist bei den genannten Früchten ungenießbar, bei *Passiflora* und *Punica* sogar holzig. Auch bei der Stachelbeere wird der äußere Theil der Samenschale saftig. Bei *Taxus* und namentlich bei *Salisburia* und *Cycas* bilden sich wieder mehrere Zellenreihen unter einer Oberhaut als saftiges Gewebe aus, während der innere Theil der einfachen Knospenhülle verholzt; die Samen der *Salisburia* können deshalb sehr leicht für wahre Beeren gehalten werden, zumal da eine lederartige Hülle, der Ueberrest des Knospenkerns, das Sameneiweiß bekleidet. — In bestimmten Schichten kommen außerdem bei vielen Pflanzen noch zierliche oder eigenthümliche Verdickungsweisen der Zellenwand vor, so bei den Schleim gebenden Samen¹⁾; oder in anderer Weise bei den Euphorbiaceen und bei

Fig. 254.



den Proteaceen, desgleichen bei *Carica Papaya*, wo das äußere Integument schon zur Blüthezeit in zwei Schichten zerfällt, deren ausgeschweifte festonartige Ränder in einander greifen; die äußere Schicht bleibt zartwandig, die innere Schicht dagegen wird zu einem dickwandigen, äußerst zierlichen, schwammförmigen (?) Gewebe, dessen Zellen immer kleiner werden, und zuletzt über dem inneren Integument mit einer Reihe größerer Zellen, welche schön ausgebildete Krystalle einschließen, endigen. Die Krystalle sind hier schon zur Blüthezeit vorhanden. Auch die Samenschale von *Manglesia* und *Hakea* besitzt eine Reihe mit großen Krystallen erfüllter Zellen.

Für die nackte Samenknospe der Coniferen

Fig. 254. *Juniperus communis*. 1 Längsschnitt durch die Scheinbeere im zweiten Frühling. g Eine der 3 aufrechten Samenknospen. II Querschnitt. a, b, c die 3 ungetrennten Blätter, welche die Scheinbeere bilden und gleich einem Fruchtknoten die Samen umschließen, g eine der 3 Samenknospen, welche nicht in der Achsel der 3 Blätter stehen, sondern mit ihnen abwechseln. (Vergrößerung 5 mal.)

¹⁾ CRAMER, Bau und Entwicklungsweise des Leinsamens. NICKEL und CRAMER'S Untersuchungen Heft 3. — HOFMEISTER, über die Gallerte aus aufquel-

und Cycadeen ist außerdem noch zu bemerken, daß, wenn ein Samenanter oder Arillus vorhanden ist und dieser fleischig wird, wie bei *Taxus* (Fig. 225. p. 324), oder wenn Blütenhüllblätter zugegen sind und selbige fleischig werden, wie bei *Ephedra*, eine Scheinbeere entsteht, wohin auch die Beere des Wacholders (Fig. 254) zu rechnen ist, welche aus den 3 letzten Blättern des Samenstandes, welche sich an ihrem Grunde ungetheilt erheben und später fleischig werden, gebildet wird. Die Wachholderbeere hat in der Regel 3 Samen, während die Scheinbeeren von *Taxus* und *Ephedra* nur einen Samen umschließen. Bei *Podocarpus* schwillt dagegen der obere Theil des Zweiges, der die Samen trägt, an und wird fleischig (Fig. 222. p. 324), was an den Samen von *Anacardium* erinnert, wo der Knospenträger oder Funiculus sich in ähnlicher Weise ausbildet. Der Flügel der mit der Samenschuppe verbundenen Samenknospen der Abietineen endlich entsteht durch Trennung einer besonderen Gewebeschicht an der Samenschuppe, welche der Anlage nach schon zur Blüthezeit vorhanden ist (Fig. 255 B).

Fig. 255.



Die Flügel des Samens von *Thuja* bilden sich dagegen als seitliche Ausbreitungen des einfachen Integumentes der freistehenden Samenknospe, sie entsprechen den Flügeln am Samen der *Hakea suaveolens* und den oftmals zierlich ausgerandeten Flügeln der Bignoniaceen-Samen.

Dem Samen der Loranthaceen und der Santalaceen fehlt streng genommen jede Samenschale. Die weiße faserige Hülle, welche, wenn die Mistelbeere zerdrückt wird, den Samen umgiebt, bildet sich nämlich aus den Zellen und Gefäßen der Markscheide des Stammtheiles, aus welchem die Beere hervorgeht. Der Same selbst besteht nur aus dem Sameneiweiß, das einen oder zwei, selten drei Keime umschließt. Jeder Embryosack enthält nur einen Keim, allein es vereinigen sich später zwei, selten drei, befruchtete Embryosäcke durch vollständige Verwachsung zu einem Samen (p. 384). Bei *Thesium*, wo das Sameneiweiß schon

Fig. 255. *A* Die geflügelte Frucht der Birke (*Betula alba*), *n* die beiden Narben. *B* Der geflügelte Same der Tanne (*Abies pectinata*), *x* ein Haargang im einfachen Integument.

enden Zellen der Außenfläche von Samen und Pericarpium. Berichte der sächs. Gesellschaft der Wissenschaft 1858.

hald nach der Befruchtung das Gewebe des Knospenkerns durchbricht und frei in die Fruchtknotenhöhle tritt (p. 316), besteht der reife Same gleichfalls aus einem Keim, den nur das Sameneiweiß umgiebt; hier fehlt die Samenschale gänzlich.

Bei einigen Pflanzen bildet die äußere Zellenschicht der Samenschale haarartige Verlängerungen, welche entweder im ganzen Umkreis des Samens hervortreten, oder nur an bestimmten Orten erscheinen. Die Baumwollenzelle ist eine solche Haarbildung der Samenschale von *Gossypium*. Nicht alle Zellen der Oberhaut werden hier zu langen einzelligen Haaren, die Mehrzahl bleibt verkürzt. Unter der haarbildenden Oberhaut liegen 2 oder 3 Schichten tafelförmiger Zellen und unter diesen eine eigenthümlich gebaute Pallisadenschicht u. s. w. — Während bei der Baumwollentaude die ganze Oberfläche des Samens Haare bildet, besitzen die Samen der *Epilobium*-Arten nur am Chalazaeude einen Haarschopf. Bei den *Asclepiadeen* und einigen *Musaceen* dagegen erfolgt eine ähnliche Haarbildung im Umkreis des Knospenmundes. (Der schwarze glänzende Same der *Strelitzia Augusta* ist in der oberen Hälfte von einem dichten Wulst hochrother Haare umgeben.) Bei *Evonymus* bildet sich vom Knospenmunde aus nach abwärts ein Mantel, welcher den reifen Samen überzieht u. s. w.

Das Sameneiweiß (Endosperm) ist ein Gewebe, welches sich im Innern des Embryosackes bildet. Wenn seine ersten Mutterzellen durch freie Zellenbildung entstehen, so erscheinen dieselben zuerst im Umkreis des Embryosackes, ihre Bildung erfolgt alsdann innerhalb der dort verbreiteten Protoplasmazone. Wenn dagegen die ersten Mutterzellen des Sameneiweißes durch Theilung entstehen, so bildet sich, von beiden Endpunkten beginnend, durch die ganze Länge des Embryosackes zuerst eine Zellenreihe, deren Zellen dann sämmtlich oder theilweise zu Mutterzellen werden, indem an beiden Enden häufig zellenleere Räume bleiben (Fig. 248. p. 384). Während sich nun die Keimanlage zum Embryo herantbildet, entwickelt sich auch das Sameneiweiß durch fortdauernde Zellenbildung mehr und mehr, es wird zum dichten Gewebe, welches wieder in der nächsten Umgebung der Keimanlage durch den Einfluss derselben allmählig resorbirt wird. Da das Sameneiweiß nur in wenigen Fällen (bei den Orchideen, den Canneen und bei *Tropaeolum*) im halbreifen Samen fehlt, so darf man voraussetzen, daß selbiges zur Ernährung der Keimanlage sehr wesentlich ist und wahrscheinlich in seinen Zellen erst die Stoffe verarbeitet, so daß die

Keimanlage dieselben weniger roh empfängt, als wenn der Inhalt des Embryosackes unmittelbar vom Keime aufgenommen würde, wie dies in den wenigen eben genannten Fällen stattfindet. Das Sameneiweiß wird nun entweder von der Keimanlage ganz verzehrt, so daß der reife Same eiweißlos erscheint (bei den Nchten und bei den unächtigen Cupuliferen, ferner bei den Betulineen, Fraxineen, Ulmaceen, Cruciferen, Rosaceen u. s. w.), oder es bleibt ein Rest desselben zurück, dann ist der reife Samen eiweißhaltig. Das zurückgebliebene Sameneiweiß dient alsdann der jungen Pflanze beim Keimen zur ersten Nahrung (bei den Coniferen, den Cycadeen, den Euphorbiaceen, den Loranthaceen, den sämtlichen Personaten, den Monotropeen, den Gramineen u. s. w.). Wenn endlich das Gewebe des Knospenkerns noch als solches theilweise erhalten bleibt und mit einem ernährenden Inhalt erfüllt ist, so wird es äußeres Sameneiweiß (Perisperm) genannt; dieser seltene Fall findet sich bei den Canneen (p. 418), wo das Endosperm mangelt, und bei den Nymphaeaceen, wo ein doppeltes Sameneiweiß (Endosperm und Perisperm) vorhanden ist.

Das Gewebe des Sameneiweißes und sein Inhalt sind nach der Pflanze sehr verschieden. — In der Regel sind die Zellen zartwandig, so bei den Gramineen u. s. w.; nicht selten sind sie aber auch sehr dickwandig, z. B. bei vielen Palmen, *Coffea* und vielen Leguminosen; in noch anderen Fällen ist die äußere Schicht des Sameneiweißes dickwandig, während die übrigen Zellen nur eine zarte Hülle haben, so bei den Orobanchen, bei *Viscum* u. s. w.; niemals aber sind die Wände, selbst der dickwandigsten Endospermzellen, verholzt. Die dickwandigen Endospermzellen der Palmen und der Leguminosen (das sogenannte hornartige Albumen) werden bei der Keimung des Samens von der Keimpflanze sammt ihrem Inhalt verzehrt, während bei den zartwandigen Zellen anderer Pflanzen, z. B. bei den Gramineen nur der Zelleninhalt verschwindet, die entleerte Zelle aber vertrocknet und zusammenfällt. Da jedoch die chemische Beschaffenheit der Zellwand des Sameneiweißes, auch beim dünnwandigen Endosperm, sehr verschieden sein kann, so darf man hier aus dem einzelnen Falle noch keine allgemeinen Schlüsse ziehen, indem sicher von der chemischen Zusammensetzung der Wand auch das Verhalten desselben bei der Keimung des Samens abhängig ist. Bei den Myrsineen (*Ardisia excelsa*) wird die Wand der Endospermzellen schon durch Jodlösung blau gefärbt, sie besteht demnach aus einem dem Stärkmehl verwandten

Stoff (Amyloid nach SCHLEIDEN); in der Regel wird sie dagegen aus einem Zellenstoff gebildet, der erst durch Jod und Schwefelsäure eine blaue Färbung annimmt. Das hornartige Sameneiweiß soll gleich dem Collochium Pectin enthalten. — Bei Anona und einigen Palmen bildet

das Gewebe des Knospens Kerns tief in das Sameneiweiß vordringende Auswüchse (Fig. 256) (*Albumen ruminatum*).



Der Inhalt der Zellen des Sameneiweißes besteht nun entweder aus Stärkemehlkörnern, oder aus fettem Oel, welche auch beide mit einander vorkommen (bei den Nadelhölzern), oder aus verschiedenen körnigen, chemisch nicht scharf zu charakterisirenden Stoffen, welche als Legumin (wahrscheinlich Klebermehl) u. s. w. aufgeführt werden. Diese körnigen, oftmals gelb gefärbten Stoffe enthalten in der Regel, so bei den Personaten, fette Oele emulsionsartig gebunden, welche durch Zusatz von Schwefelsäure in Tropfenform frei werden. Sogar Krystalle kommen hier und da im Sameneiweiß vor. Der größte Stickstoffgehalt des letzteren ist in der Regel auf die Randzellen, die, wie wir gesehen haben, auch häufig einen anderen Bau besitzen, verwiesen, so bei den Gramineen, wo die Randzellen mit körnigen, stickstoffreichen Substanzen erfüllt sind, während das Innere zunächst Stärkemehl enthält. Gerade deshalb besitzt die Kleie, welche bei dem norddeutschen Schwarzbrot und bei dem Pumpernickel mit in das Brot gebacken wird, die größte Menge der Proteinverbindungen, während in den Zellen, welche das Mehl enthalten, nur sehr wenig stickstoffhaltige Substanz vorhanden ist.

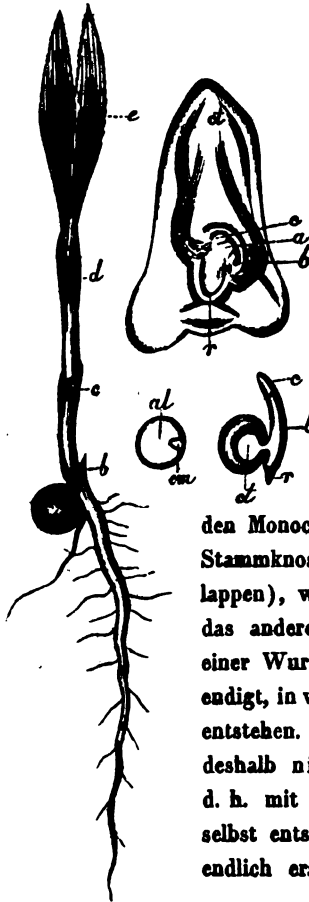
Die Beschaffenheit des Sameneiweißes und seines Inhaltes ist bei sich nahe stehenden Pflanzen oftmals wesentlich verschieden; man würde sich deshalb sehr irren, wenn man auf diese Verschiedenheiten zur Unterscheidung der Familie Bedeutung legen wollte. Die Gegenwart und der Mangel des Sameneiweißes sind dagegen für Familien und Gruppen sehr constant und hat man deshalb mit Recht auf selbige in der systematischen Botanik Rücksicht genommen und eiweißlose und eiweißhaltige Samen unterschieden. Bei den letzteren liegt der Keim im Sameneiweiß eingebettet, bei den anderen umhüllt ihn direct eine Schicht der Samenschale, die nach der Pflanzenart verschiedenen Ursprunges sein kann.

Fig. 256. Der reife Same von *Anona squamosa* im Längsschnitt.

Der Keim der Phanerogamen.

§. 84. Der Keim oder Embryo des reifen Samens ist aus der unteren Tochterzelle der befruchteten Protoplastmakugel des Keimkörpers entstanden (p. 395). Ihn ernährte das Sameneiweiß, oder wo ein

Fig. 257.



solches fehlte (Orchideae, Canneae und Tropaeolum), der Inhalt des in diesem Falle als einfache Zelle verbleibenden Embryosackes. Vollkommen ausgebildet liegt der Keim entweder frei, nur von der Samenschale umhüllt, bei den eiweißlosen Samen, oder in ein Endosperm gebettet, bei den eiweißhaltigen Samen.

In der unvollkommensten Art zeigt sich der Keim des reifen Samens als eine aus verhältnißmäßig wenigen Zellen bestehende Kugel (bei den Orchideen, den Monotropeen, den Pyrolaceen, den Orobanchen, den Rafflesiaceen, den Balanophoreen und Hydnora); schon mehr entwickelt erscheint derselbe bei den Monocotyledonen im Allgemeinen, wo er eine Stammknospe (Plumula), und ein Blatt (einen Samenlappen), welches dieselbe umfaßt, besitzt, und wo das andere Ende der Keimachse nicht direct mit einer Wurzelanlage, sondern mit einem Gewebe endigt, in welchem eine oder mehrere Wurzelanlagen entstehen. Der Same der Monocotyledonen keimt deshalb niemals mit einer wahren Pfahlwurzel, d. h. mit einer aus dem Wurzelende des Keimes selbst entstandenen Wurzel. Bei den Dicotyledonen endlich erscheint der Keim in der am höchsten

Fig. 257. Der kugelige Same der Chamaedorea durchschnitten vor und im Beginn der Keimung, desgleichen ein Längsschnitt durch die Mitte des Keimes vor der Keimung (25 mal vergrößert), der Cotyledon ist schon mit Cambiumbündeln versehen; endlich eine Keimpflanze, welche bereits das vierte Blatt (e) entfaltet hat. a Der Vegetationspunkt der Stammknospe, b das erste, c das zweite, d das dritte, e das vierte Blatt, al das Sameneiweiß, ct der Samenlappen, cm der Keim.

entwickelten Weise, und zwar so, daß seine Keimachse nach dem einen Ende zur Stammknospe (Plumula), nach dem anderen Ende aber zur Wurzelknospe (Radicula) wird, welche beim Keimen unmittelbar in eine dicke Pfahlwurzel auswächst. Zwei oder mehrere (bei den Abietinen) Keimblätter umgeben überdies die Stammknospe; dagegen kann die Größe und Gestalt derselben, desgleichen die Länge der Keimachse selbst sehr verschieden sein, wie sich überhaupt die Gestalten der verschiedenen Keime schwierig unter bestimmte Gesichtspunkte zusammenfassen lassen. Auch hier giebt es überdies mancherlei Ausnahmen von der Regel, so besitzt Cyclamen, zu den Primulaceen gehörig (Fig. 127. p. 91), nur einen Sameklappen, der sich überdies in keinerlei Weise von den nachher entstehenden Blättern unterscheidet und Trapa, zu den Onagrarien gerechnet, ist ebenfalls nur mit einem Keimblatte versehen. Der Keim der Monocotyledonen zeigt sich überdies noch dadurch weniger entwickelt, daß in seiner meistens sehr verkürzten Achse der Cylinderring cambiumartiger Zellen, welcher im Stamm und in der Wurzel das Mark von der Rinde scheidet, in welchem auch die ersten Gefäßbündel entstehen und durch den sie sich weiter fortbilden, mangelt, (Fig. 257), während derselbe in der Keimachse der Dicotyledonen bereits vorhanden ist (Fig. 258). Dieser Cambiumring entsteht nämlich bei

Fig. 258.

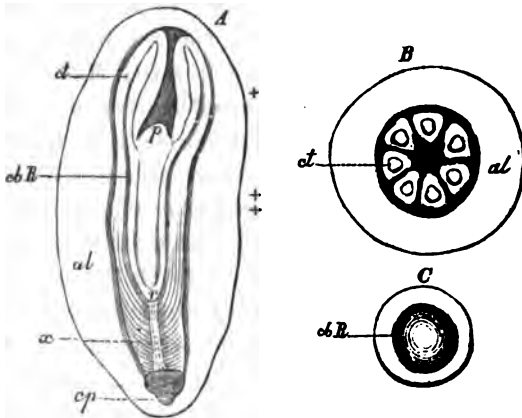


Fig. 258. Der Kern des reifen Samens der Kiefer. *A* Längsschnitt durch die Mitte desselben, *al* das Sameneiweiß, *cbll* der Verdickungsring, *ct* Samenlappen, schon mit einem Cambiumbündel versehen, *cp* Ueberrest der Corpuseula, *r* Vegetationspunkt der Wurzelanlage, *p* Vegetationspunkt der Stammknospe.

der Bildung der Keimanlage durch Differencirung der Zellen, wie es scheint, von den beiden sich gegenüber liegenden Vegetationspunkten der Stammknospe (Plumula) und der Wurzelknospe (Radicula) aus, sein Entstehen fällt deshalb mit der Bildung der Samenlappen an dem einen Ende und mit dem Auftreten der Wurzelhaube an dem anderen Ende zusammen. Da nun aber bei dem Keime der Monocotyledonen der Wurzeltheil sich nicht als Wurzelknospe ausbildet, so fehlt zum wenigsten nach dieser Seite hin die Differencirung in Mark und Rinde und die Cambiumzellen bleiben als ein centrales Lager unter der Stammknospe liegen. Aus dieser Partie aber, welche ich Keimlager genannt habe, gehen die Nebenwurzeln hervor, deren der monocotyledone Keim bisweilen mehrere besitzt (Triticum Fig. 85. p. 6) und die beim Keimen das Gewebe des Wurzelendes durchbrechen. Die dicotyledone Pflanze keimt dagegen immer mit einer Pfahlwurzel, welche die unmittelbare Verlängerung der Radicula ist. Dieses Keimlager bleibt auch später den monocotyledonen Gewächsen am Grunde des Stammes eigen; aus demselben entsenden die Palmen noch späterhin neue Nebenwurzeln, es entspricht in diesem Falle dem Gewebe im Stengelknoten der Gräser u. s. w., aus dem gleichfalls unter Umständen Wurzeln hervorbrechen. Der Cambiumring bildet sich hier erst mit der Anlage zur Nebenwurzel, auch bei der Stammknospe zeigt er sich erst, wenn solche sich erhebt, um einen Stamm zu bilden.

Das Wurzelende des Keimes ist, mit den wenigen Ausnahmen einer constanten Polyembryonie, bei Citrus und Mangifera (p. 395), unter allen Umständen und bei allen Pflanzen dem Ort der Samenknospe zugewendet, wo zur Zeit der Befruchtung die Keimkörperchen am Embryosack befestigt waren; es liegt deshalb bei einem kurzen Embryoträger unmittelbar unter dem Knospenmund, oder bei einem nackten Knospenkern unter der Spitze desselben. Beim Keimen des Samens tritt deshalb immer an dieser Stelle die Wurzel hervor, und hierauf beziehen sich auch die in der Systematik gebräuchlichen Bezeichnungen für die Lage des Keimes im reifen Samen, welche durch die Gestalt der Samenknospe selbst bedingt werden. Bei einer geradläufigen Samenknospe (Fig. 242. p. 379) liegt nämlich das Wurzelende des Keimes (die Radicula) dem Befestigungspunkt der Samen-

B Querschnitt durch den Kern in der Höhe von †, *al* und *ct* wie oben.
C Querschnitt durch den Keim in der Höhe von ‡, *cbR* der Verdickungsring.
 (30mal vergrößert.)

knospe gegenüber, hier wird der Keim deshalb gegenläufig (Embryo antitropus, auch Embryo cum radícula supra) genannt; bei den gegenläufigen Samenknospen (Fig. 240. p. 378) liegt dagegen das Wurzelende des Keimes, gleich dem Knospenmund der Samenknospe, neben dem Anheftungspunkt derselben, hier spricht man von einem Embryo orthotropus oder von einem Embryo cum radícula hilum spectante. Bei einer gekrümmten Samenknospe (Fig. 244. p. 380) ist natürlich auch der Keim gekrümmt, hier sagt man Embryo amphitropus oder curvatus, uncinatus u. s. w. Bei einer halbgegenläufigen Samenknospe (Fig. 245. II. p. 381) liegt der Embryo bisweilen mehr oder weniger wagerecht gegen den Anheftungspunkt derselben, dann spricht man von einer unbestimmten Lage (Embryo vagus oder heterotropus).

Wichtiger als diese Lagenverhältnisse des Keimes im Samen, um welche man sich nicht zu be kümmern braucht, sobald man den Bau

der Samenknospe einer gegebenen Pflanze zur Zeit der Befruchtung kennt, weil sie sich alsdann ganz von selbst verstehen, sind dagegen die vom Bau der Samenknospe unabhängigen Ausbildungsverhältnisse des Keimes, durch welche z. B. die Unterabtheilungen der Cruciferen (Fig. 259), unterschieden werden. Aus den von der Samenknospe selbst abhängigen Lagenverhältnissen des Keimes kann man dagegen rückwärts auf die Richtungsverhältnisse der Samenknospe zur Blüthezeit, falls man selbige nicht kennen sollte, schließen.

In der Regel erscheint der Keim bei eiweißhaltigem Samen in der Achse des Sameneiweißes; bei den Gramineen dagegen liegt er seitlich und wird wegen seiner schildförmigen Gestalt wohl Scutellum

genannt; bei *Avicennia* brechen seine Samenlappen gar aus dem Endo-

Fig. 259.

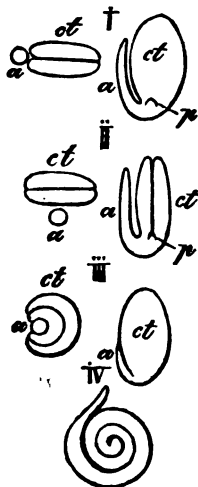
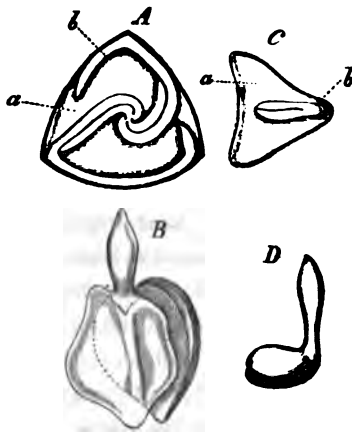


Fig. 259. Die Lage des Keimes im Samen der Cruciferen, schematisch dargestellt, und zwar so, wie dieselbe von der Seite gesehen und im Querschnitt erscheint. *a* Die Achse des Embryo, *ct* Samenlappen, *p* die Plumula. I Pleurorhizae (*Cheiranthus*, *Nasturtium*, *Arabis*, *Cardamine*, *Alyssum*, *Draba*, *Cochlearia*, *Tlaspi*, *Iberis*). II Notorhizae (*Hesperis*, *Sisymbrium*, *Erysimum*, *Camelina*, *Capsella*, *Lepidium*, *Isatis*). III Orthoplozeae (*Sinapis*, *Brassica*, *Diplotaxis*, *Crambe*, *Raphanus*). IV Spirolobeae (*Bunias*).

sperm hervor. Bei geradem Knospenkern ist auch der Keim in der Regel gerade, bisweilen aber krümmt er sich dessen ungeachtet, so bei *Cuscuta*, wo er, ohne eigentliche Keimblätter zu besitzen, gleich einer Uhrfeder aufgerollt erscheint. In der Regel liegen die Samen-

Fig. 260.



lappen flach nebeneinander, nicht selten sind sie aber auch gefaltet, im eiweißhaltigen Samen des Buchweizens (*Polygonum Fagopyrum*, Fig. 260 A), oder zusammengeknittert, im eiweißlosen Samen der Buche und des Baobab. Innerhalb derselben Gattung können wesentliche Verschiedenheiten in dieser, von dem Bau der Samenknospe unabhängigen, Lage des Keimes auftreten (als Beispiele *Polygonum Fagopyrum* und *P. Convolvulus*, Fig. 260 A u. B).

Selbst der anatomische Bau des Keimes ist nach den Pflanzen verschieden. Bei denjenigen Gewächsen, deren Keim unter der Stammknospe (Plumula) ein Blatt oder mehrere Blätter (Samenlappen) besitzt, enthält die Keimachse auch jederzeit Cambiumbündel, welche von ihr in die Samenlappen hinübertreten (Fig. 257. p. 426 und Fig. 258. p. 427). Diese Cambiumbündel, welche beim Keimen als die ersten Gefäßbündel der jungen Pflanze auftreten, besitzen bei einigen Gewächsen schon vor der Keimung entwickelte Gefäßzellen (Spiralgefäße), welche zuerst da erscheinen, wo das Cambiumbündel, die Keimachse verlassend, in den Samenlappen hinübergeht (bei *Quercus*, *Castanea*, *Juglans*, *Viscum*). — Auch die Oberhaut des Keimes und namentlich seiner Samenlappen ist nach den Functionen, welche dieselben später beim Keimen übernehmen sollen, verschieden. Bleiben die Samenlappen nämlich innerhalb der Erde, so ist ihre Oberhaut, wenn ein Sameneiweiß vorhanden ist, so gebaut, daß sie dasselbe

Fig. 260. A Querschnitt durch den Samen des Buchweizens (*Polygonum Fagopyrum*), a das Sameneiweiß, b der Keim. B Der Keim des Buchweizens, aus dem Samen heraus gehoben. C Der Same von *Polygonum Convolvulus*, quer durchschnitten, a das Sameneiweiß, b der Keim. D Der Keim dieser Pflanze, frei gelegt. (8 mal vergrößert.)

durch Diffusion zu verzehren geschickt sind. In dem Maße, als nun dieses Sameneiweiß verzehrt wird, vergrüßert sich dabei der dasselbe verzehrende Samenlappen, wie dies bei den Palmen, den Gräsern, bei der Mistel u. s. w. der Fall ist; solche Samenlappen sind schon durch ihren Bau nicht geeignet an der Luft zu leben (p. 93). Treten die Samenlappen dagegen beim Keimen als grüne Blätter über die Erde, so ist ihre Oberhaut den Laubblättern ähnlich gebaut, und in der Regel, wenigstens an der einen Seite, mit Spaltöffnungen versehen (der Samenlappen von *Beta* besitzt gleich den Laubblättern dieser Pflanze an beiden Seiten Spaltöffnungen). Wenn nun kein Sameneiweiß vorhanden ist, so trägt die untere Seite der Samenlappen, gleich dem Laubblatte der Pflanze, diese Spaltöffnungen, z. B. bei der Buche, der Erle, der Birke und der Hainbuche; wenn dagegen die keimende Pflanze anfänglich durch das Sameneiweiß wächst, so hat die äußere das Sameneiweiß berührende Oberfläche der Samenlappen eine resorbirende Oberhaut ohne Spaltöffnungen, während die innere oder obere Fläche mit Spaltöffnungen versehen ist, um späterhin für Luftnahrung sorgen zu können (bei den Nadelhölzern). — Im Gegensatz gegen die Abietineen, welche mit 4 bis 11 Samenlappen keimen, besitzen die Taxineen, die Cupressineen und die Gnetaceen, desgleichen *Araucaria*, nur 2 Samenlappen, die Cycadeen endlich haben 2 Samenlappen, die an ihrer Spitze mit einander verwachsen sind (p. 94).

Wie der Zelleninhalt des Sameneiweißes nach den Pflanzen sehr verschieden ist, so sind auch die Erzeugnisse des Nahrungsgewebes im Keime nicht bei allen Pflanzen dieselben. Es erscheinen hier wieder dieselben chemischen Stoffe, Stärkmehl, fettes Oel, Zucker, Gummiarten, stickstoffhaltige Verbindungen u. s. w., welche wir dort gefunden haben, zu ihnen gesellt sich aber bisweilen noch ein anderer Stoff, welcher im Sameneiweiß nicht vorkommt, nämlich das Blattgrün (bei *Tropaeolum*, *Pistacia*), das bei einigen Pflanzen den Keim mehr oder weniger grün färbt, und damit den Beweis liefert, daß seine Bildung nicht nothwendig an eine unmittelbare Einwirkung des Lichtes gebunden ist. In der Regel sind die Producte der Parenchymzellen des Keimes von den Producten der Endospermzellen verschieden, so beim Buehweizen, wo der Embryo kein Stärkmehl enthält, während das Sameneiweiß reich an selbigem ist. Beim Keimen des Samens werden nun diese chemischen Stoffe im Keime selbst mehr oder weniger verändert, sie liefern das erste Material zur Bildung neuer Zellen und somit auch

zur Bildung neuer Organe, das Sameneiweiß giebt darauf, wenn ein solches vorhanden ist, Ersatz und neue Zufuhr ähnlicher Stoffe, bis die junge Keimpflanze Wurzeln und Blätter hat und sich aus dem Boden und aus der Atmosphäre die ihr angemessene Nahrung selbst beschaffen kann.

Die Bedingungen zum Leben im Allgemeinen sind freilich bei allen Pflanzen dieselben. Alle Pflanzen brauchen Nahrung, die ihnen allein auf dem Wege der Diffusion gegeben wird; aber die Nahrungsmittel selbst und die Weise, in welcher dieselben von der Pflanze verwerthet werden, sind nach der Organisation der Gewächse sehr verschieden, was schon bei der Entstehung des Keimes und bei der Bildung der jungen Pflanze aus diesem Keime sehr deutlich hervortritt. So haben die Samenlappen des Keimes von *Gossypium religiosum* schon jene kugelförmigen, mit einem harzartigen dunklen Stoff erfüllten, Behälter, welche die Blätter und Rindentheile dieser Pflanze auszeichnen. Nach der Organisation und nach der chemischen Zusammensetzung richtet sich aber das ganze Leben der Pflanzen; die genaueste Kenntniss beider ist deshalb zum Verständniss ihrer Lebenserscheinungen unerlässlich. — Wenn man zweckmäßig dasjenige nennt, welches die Bedingungen seines Fortbestehens in sich selber trägt, so ist jede Pflanze gewiss zweckmäßig gebaut; es ist aber damit keineswegs gesagt, daß sie bei einer anderen Organisation und bei einer anderen chemischen Zusammensetzung nicht ebenso gut existiren könnte; sie würde alsdann aber nicht dasjenige Wesen sein, was sie jetzt ist, und somit muß Alles in der Natur zweckmäßig sein, weil es nothwendig ist, denn wenn es anders organisirt wäre, so könnte zum wenigsten es als Solches nicht bestehen.

Vergleichende Entwicklungsgeschichte der Blüthe und Frucht der Coniferen und Amentaceen¹⁾.

§. 85. Der Zapfen der Abietineen ist ein ährenförmiger Blütenstand und die männliche Blüthe kann ebenfalls als solcher gedeutet werden, richtiger dagegen erscheint es mir, sie als Einzelblüthe aufzufassen, weil, wenn man einen Blütenstand annimmt, jedes Staubblatt als Einzelblüthe betrachtet werden muß, eine Blüthe aber nach der

¹⁾ Als Beispiele für die Entwicklungsgeschichte der Blüthe und Frucht.

allgemeinen Anschauungsweise immer aus einer Achse und aus Blattorganen zusammengesetzt ist und nicht aus einem einzelnen Blatte bestehen kann; die Staubblätter der Abietineen und Araucarien sind aber echte Blattorgane, was die Uebergänge bei monströsen Blüten der Araucaria beweisen. — Bei *Abies* und *Larix* wachsen die Deckblätter der Samenschuppen des Zapfens mit den letzteren weiter und überragen sie später ein wenig; bei *Picea* und *Pinus* bleiben dieselben, sobald die Samenschuppe in ihrer Achsel entstanden ist, im Wachsthum zurück, sie sind deshalb am reifen Zapfen kaum noch als kleine Schuppen an der Basis der Samenschuppe bemerkbar. Bei *Abies* fallen sowohl die Deckblätter als auch die Samenschuppen des reifen Zapfens von der Spindel, die als nackter Dorn am Zweige zurückbleibt. Bei den übrigen Abietineen weichen dagegen beim Trockenwerden des Zapfens die Samenschuppen von einander und der Wind entführt die geflügelten Samen, während der trockene leere Zapfen noch Jahre lang am Baume verbleibt.

Bei den Abietineen trägt jede Samenschuppe zwei geflügelte Samen, welche sich zur Zeit der Reife von der ersteren trennen; bei *Araucaria* dagegen entwickelt die Samenschuppe nur einen Samen, der mit ihr verbunden bleibt.

Während bei *Abies*, *Picea* und *Larix* der Zapfen schon im Herbst als solcher angelegt wird (Fig. 253. p. 419) und sich im kommenden Frühjahr weiter entwickelt, darauf bestäubt wird und noch in demselben Jahre seinen Samen reift, wird bei *Pinus* der Zapfen erst im Frühjahr angelegt. Im Herbst des vorhergehenden Jahres ist die Zapfenknospe der Kiefer und die eigentliche Zweigknospe von derjenigen Knospe, welche die Doppelnadel bilden soll, nicht wohl zu unterscheiden. Die Knospe der Doppelnadel kommt darauf im Frühjahr zur vollen Entfaltung; die Knospe des Zapfens und des neuen Zweiges aber legen um dieselbe Zeit alle ihre Theile an, entwickeln sich aber dann nicht weiter, sie ruhen vielmehr bis zum kommenden Frühjahr, wo sie sich endlich vollständig entfalten. Der junge Zapfen der Kiefer wird deshalb in dem einen Frühjahr bestäubt, der Pollen treibt Schläuche, aber diese Pollenschläuche gelangen nicht bis zum Embryosack, sie bleiben ruhend im Gewebe des Knospenkerns der Samenknospe liegen und die Befruchtung erfolgt erst im anderen Frühjahr, worauf im Herbst der Same reift. Die Gattung *Pinus* hat deshalb eine zweijährige Samenreife, während *Abies*, *Picea* und *Larix* in einer

Wachstumsperiode ihren Zapfen ausbilden. *Pinus Pinea* hat 3jährige Samenreife.

Die männliche Blüthe der Abietineen besteht aus einer Achse, welche zahlreiche zweifächerige Staubblätter, spirallig angeordnet, trägt (Fig. 236. p. 345). Bei *Abies* und bei *Larix* öffnet sich das Staubfach jeder Seite mit einer schiefverlaufenden Längsspalte; bei *Picea* und bei *Pinus* springt dasselbe dagegen mit einer senkrechten Längsspalte auf. Die Antherenwand der Abietineen besteht aus zwei Zellenreihen. Der Blüthenstaub ist bei *Abies*, *Picea* und *Pinus* mit zwei seitlichen Auswüchsen versehen (Fig. 236. p. 368), bei *Larix* dagegen kugelig oder eiförmig (Taf. X. Fig. 1). Im Innern des Pollenkorns aller Abietineen bildet sich ein aus mehreren Zellen bestehender Körper, dessen Endzelle zum Pollenschlauch wird; ebenso bei *Salisburia* und *Podocarpus*.

Die Samenknospe der Abietineen ist gegenläufig und mit einem einfachen Integument versehen, ihr Knospenmund liegt abwärts gerichtet. Die Corpuscula des Sameneiweißes sind von einer besonderen Schicht kleiner Zellen epitheliumartig umkleidet. — Die Knospen der Abietineen überwintern unter dem Schutz von Deckschuppen; nur bei der Gattung *Pinus* überwintert der einjährige Zapfen frei.

Der große Zapfen von *Araucaria brasiliensis* besteht aus einer Achse mit Samenschuppen, die Deckblätter fehlen. Jede Samenschuppe trägt die Anlage zu einer Samenknospe, welche jedoch nicht überall zur Ausbildung kommt. Von 700 — 800 Samenschuppen bilden etwa nur 100 ihre Samenknospe aus und von diesen bringen wieder nur 30 — 40 keimfähige Samen. Die gegenläufige Samenknospe hat ein einfaches Integument (Fig. 224. p. 324), sie ist ungeflügelt und trennt sich niemals von der Samenschuppe. Der Embryo bringt beim Keimen seine beiden Samenlappen nicht wie die übrigen Nadelhölzer über die Erde, dieselben verbleiben vielmehr, das Endosperm verzehrend, den Cycadeen ähnlich, im Samen. — Der männliche Blütenstand der *Araucaria* ist eine aufrechte kegelförmige Aehre, aus einer Achse und dicht gestellten Staubblättern, welche an der unteren Seite zahlreiche lange Pollensäcke in zwei Reihen (Fig. 207. p. 300) tragen, zusammengesetzt. Der Blüthenstaub ist kegelförmig. Die Laubknospe hat keine Knospen-schuppen. *Araucaria* hat einjährige Samenreife; die Samenschuppen fallen wie bei *Abies* von der Spindel.

Dem Zapfen der Cupressineen fehlen die Samenschuppen, derselbe besteht aus Deckblättern, welche später entweder verholzen oder

fleischig werden und zwischen welche freie geradläufige Samenknospen hervortreten. Die unteren Deckblätter eines solchen Zapfens sind in der Regel steril, d. h. sie tragen keine Samenknospen.

Bei Thuja und bei Cupressus entwickeln sich nur in der Achsel der 2 oder 3 letzten Deckblätterpaare Samenknospen (Fig. 246. p. 382), und bei Juniperus sind nur die 3 letzten Deckblätter fruchtbar (Fig. 254. p. 421); zwischen jedem Deckblatt steht hier nur eine Samenknospe, während bei Thuja eine oder 2 Samenknospen und bei Cupressus 6—8 Samenknospen vor jedem Deckblatt stehen. (Auch Taxodium hat mehrere Samenknospen.) Bei Juniperus erheben sich die 3 fruchtbaren Deckblätter späterhin ungetrennt, gleich einem aus mehreren Fruchtblättern entstandenen Fruchtknoten. Während die unteren sterilen Deckblätter sich nicht weiter ausbilden, sondern trocken werden, entwickeln sich darauf die 3 fruchtbaren Deckblätter zur saftigen Scheinbeere, welche, wenn alle 3 Samenknospen befruchtet wurden, 3 harte Samen umschließt.

Die männliche Blüthe der Cupressineen besteht aus einer Achse, welche zahlreiche Staubblätter trägt; der Blütenstaub wird in kugeligen Pollensäcken an der Unterseite jedes Staubblattes entwickelt (Fig. 237. p. 345); die Zahl der Pollensäcke bleibt nicht überall dieselbe. Die Wand derselben besteht aus einer Zellenreihe, sie öffnen sich mit einer Spalte. Der Blütenstaub ist kugelig oder eiförmig; seine Pollenzelle theilt sich zur Blüthezeit in zwei Hälften, die kleinere Tochterzelle bleibt unverändert, die größere dagegen wird zum Pollenschlauch. Die Cuticula des Pollenkornes wird, wie bei allen Nadelhölzern, als zweiklappige Hülle abgestreift (Taf. X. Fig. 2 u. 3).

Bei den Cupressineen sind die Corpuscula der Samenknospe zahlreich, sie liegen als ein Zellennest neben einander, ihnen fehlt die Bekleidung durch kleinere Zellen. Ein Pollenschlauch befruchtet viele Samenknospen, während bei den Abietinen jedes Corpusculum seinen eigenen Pollenschlauch erhält. Thuja und Cupressus haben einjährige Samenreife, Juniperus dagegen gebraucht 2, in der Regel sogar 3 Jahre, um seine Beeren zu reifen. — Die Knospen der Cupressineen überwintern ohne Deckschuppen; man kann das Alter ihrer Zweige deshalb nicht nach den Schuppenansätzen zählen; auch die männliche Blüthe überwintert nackt; der Zapfen wird als solcher erst im Frühling angelegt.

Die weibliche Blüthe der Taxineen besteht aus einer einzigen

Samenknospe. Ein Zapfen ist überhaupt nur den Abietinen, der Araucaria und den Cupressineen eigen. Bei *Taxus* tritt die Samenknospe als Endknospe eines kleinen Seitenzweiges auf (Fig. 241. p. 379), bei *Salisburia* und *Podocarpus* ist sie dagegen die Achselknospe eines besonderen Samenzweiges (Fig. 243. p. 380). Bei *Taxus* tritt aufser dem einfachen Integument noch ein sogenannter Samenmantel (*Arillus*) hervor, welcher, gleich einem *Discus*, sich ganz allmählig erhebt und als saftige scharlachrothe Hülle, den schwarzen Samen umkleidet. Bei *Salisburia* dagegen bleibt dieser *Arillus* als kleiner verholzter Kranz am Grunde des Samens und das einfache Integument der Samenknospe entwickelt sich nach der Weise einer Steinbeere; der reife Same gleicht deshalb sowohl in seiner Gröfse, als auch in seinem Bau einer kleinen Pflaume. Bei *Podocarpus* endlich fehlt der *Arillus*, hier werden dafür die letzten Stengelglieder des Samenzweiges fleischig und zur Zeit der Reife scharlachroth gefärbt (*Podocarpus lanceolatus*). Die Samenknospen von *Taxus* und von *Salisburia* sind geradläufig, die Samenknospe von *Podocarpus* ist gegenläufig, sie zeigt eine Andeutung des zweiten Integuments. Die *Corpuscula* der Taxineen sind den Cupressineen ähnlich, doch liegen sie nicht als Zellennest bei einander. Die Knospen der Taxineen (*Taxus* und *Salisburia*) überwintern unter dem Schutze von Deckschuppen; die Taxineen haben, so weit mir bekannt, alle einjährige Samenreife.

Die männliche Blüthe der Taxineen ist nach den Gattungen verschieden; bei *Taxus* entspricht dieselbe etwa den Cupressineen, bei *Podocarpus* ist sie dagegen genau so gebaut als bei den Abietineen; der Blütenstaub von *Taxus* folgt ebenfalls dem Typus der Cupressineen, während der Pollen von *Podocarpus* den Abietineen entspricht.

Bei den Gnetaceen endlich, wo nur 2 Gattungen, *Gnetum* und *Ephedra*, vorkommen, finden wir männliche und weibliche Blüten, welche bei allen anderen Coniferen immer getrennt sind, ja häufig (*Araucaria*, *Taxus*, *Juniperus* und *Salisburia*) auf verschiedenen Stämmen vorkommen, in einen Blütenstand vereinigt; die weiblichen Blüten erscheinen bei *Ephedra* am Ende des Blütenstandes. *Gnetum*, nur in den Tropen zu Hause, ist noch mangelhaft untersucht.

Die weibliche Blüthe von *Ephedra* besteht aus einer zweiklapptigen zarten Blütenhülle, welche eine geradläufige Samenknospe mit einfachem Integument umschließt. Zwei solcher Blüten werden wieder von einer zweiklapptigen Hülle, welche zweien nicht getrennten

Deckblättern (Bracteen) entspricht, umschlossen. Sowohl diese Deckblätter, als auch die Blüthenhülle selbst, werden später fleischig; als gelbgefärbte Scheinbeere umhüllen sie die beiden schwarzen Samen, deren Integument verholzt. Im Sameneiweiß der *Ephedra* findet sich nur ein einziges centrales Corpusculum. Der Same reift in einer Wachstumsperiode.

Die männlichen Blüthen von *Ephedra* sitzen, bei den meisten Arten, an demselben Blüthenstand, welcher eine einfache oder eine verzweigte Aehre bildet, jedoch tiefer als die beiden weiblichen Blüthen (einige Arten sind getrennten Geschlechts). Jede männliche Blüthe hat ebenfalls eine zweiklappige Blüthenhülle, aus welcher zur Blüthezeit ein ziemlich langer, sehr zarter Stiel hervortritt, welcher ein Köpfchen von 3—6, dicht neben einander liegenden, zweifächerigen, ungestielten Antheren trägt (Fig. 208. p. 300). Jedes Staubfach dieser Antheren öffnet sich mit einer Querspalte. Der Blüthenstaub ist länglich eiförmig und zwar der Länge nach tief gefurcht, in seinem Innern entsteht ein Zellenkörper, dessen Endzelle, wie bei den Abietineen, zum Pollenschlauch wird (Taf. X. Fig. 4).

Blicken wir jetzt einmal rückwärts auf sämtliche Gruppen der Nadelhölzer, welche wir durchlaufen haben, so zeigt sich als Hauptcharakter der ganzen Familie:

1. Das Fehlen des Fruchtknotens in der weiblichen Blüthe.
2. Das Vorkommen der Corpuscula im Sameneiweiß und deren Bedeutung bei dem Befruchtungsact.
3. Das Verhalten des Blüthenstaubes bei der Befruchtung. Während nämlich bei allen anderen Pflanzen die Pollenzelle selbst zum Pollenschlauch wird, entstehen hier erst in derselben Tochterzellen, deren Eine sich als Pollenschlauch entwickelt.

Dieselben Charaktere passen auch für die Cycadeen, welche eigentlich von den Nadelhölzern kaum zu trennen sind. (Der reife Same der Coniferen und der Cycadeen ist eiweißhaltig.)

Die 5 Gruppen der Nadelhölzer charakterisiren sich nun weiter folgendermaßen:

Die Abietineen. Der Zapfen mit Deckblättern und Samenschuppen, an jeder Samenschuppe zwei geflügelte, gegenläufige Samenknospen, deren Knospensmund am Grunde der Samenschuppe liegt und die sich später ablösen. Ferner im Sameneiweiß 2—5 Corpuscula, mit einer besonderen Zellenumkleidung. — Der Keim des

reifen Samens mit 4 — 12 Samenlappen versehen, während in den anderen Gruppen der Nadelhölzer nur 2 Samenlappen vorkommen — Die männliche Blüthe der Abietineen mit 2fächerigen Staubblättern; im Blütenstaub bildet sich ein Zellenkörper, dessen Endzelle zum Pollenschlauch wird.

Araucaria. Der Zapfen ohne Deckschuppen, mit Samenschuppen, welche nur eine, sich nicht von der Schuppe lösende, Samenknospe bilden, deren Knospemund am Grunde der Samenschuppe liegt. Die zahlreichen Corpuscula in einen Kreis gestellt unterhalb der Spitze des Sameneiweißes. Die Staubblätter der männlichen Blüthe mit vielen langgestreckten Pollensäcken. Der Pollen kugelig. Der Keim mit zwei Samenlappen, welche die Samensohale beim Keimen nicht verlassen.

Die *Cupressineen*. Ein Zapfen mit Deckschuppen aber ohne Samenschuppen, die nackten geradläufigen Samenknospen frei, mit aufwärts gerichtetem Knospemund. Zahlreiche Corpuscula, als Zellenest dicht neben einander im Sameneiweiß liegend. Die Staubblätter der männlichen Blüthe, wie bei den Cycadeen, mit Pollensäcken versehen; der kugelige Blütenstaub bildet 2 Tochterzellen, deren größere zum Pollenschlauch wird. Der Keim mit 2 Samenlappen.

Die *Taxineen*. Statt des Zapfens einzelne freie Samenknospen auf einem besonderen einfachen oder getheilten Samenzweige. 2 bis 10 Corpuscula, denen zwar eine besondere Zellenumkleidung, wie bei den Abietineen, fehlt, die aber nicht, wie die *Cupressineen*, als Zellenest dicht nebeneinander liegen. Die Samenknospen entweder geradläufig (*Taxus*, *Salisburia*) oder gegenläufig (*Podocarpus*). Die männliche Blüthe und der Blütenstaub entweder wie bei den Abietineen (*Podocarpus*), oder wie bei den *Cupressineen* (*Taxus*). Der Keim mit 2 Samenlappen. Die Nadelform der Blätter geht in dieser Gruppe vielfach in die Flächenform hinüber (*Podocarpus*, *Salisburia*, *Damara*).

Die *Gnetaceen*. Während bei allen anderen Gruppen der Nadelhölzer die männlichen und die weiblichen Blüthen zum wenigsten auf besonderen Zweigen, ja sehr häufig auf verschiedenen Stämmen erscheinen, sind sie hier meistens in einen Blütenstand vereinigt; die männlichen Blüthen stehen am unteren Theil, die weiblichen an der Spitze des Blütenstandes. Die weibliche Blüthe als aufrechte Samenknospe von einer Blütenhülle umgeben; die männliche Blüthe als Stämmchen, welches mehrere ungestielte, zweifächerige Antheren trägt, gleichfalls von einer Blütenhülle umschlossen. Im Sameneiweiß nur

ein einziges Corpusculum (Ephedra). Der Keim mit 2 Samenlappen und eigenthümlicher Keimung (Fig. 153. IV. p. 143). — Während allen anderen Nadelhölzern ein Holz ohne Gefäßzellen zukommt, besitzen die Gnataceen ein Holz mit Gefäßzellen.

Die Cycadeen schliessen sich, soweit ich dieselben zu untersuchen Gelegenheit hatte, durch *Zamia* am nächsten an die Cupressaceen an; sie haben, wie diese, einen Zapfen ohne Samenschuppen und Staubblätter mit Pollensäcken; ihr Keim hat gleichfalls zwei Samenlappen, die aber an ihrer Spitze miteinander verwachsen sind und beim Keimen im Sameneiweiss verbleiben, während dieselben bei allen Nadelhölzern (*Araucaria* ausgenommen) als grüne Keimblätter hervortreten. *Cycas* hat einen Samenstand, der einem gefiederten Blatte entspricht, und als solcher bei den Coniferen nicht vertreten ist (Fig. 225. p. 324). Die Cycadeen haben zusammengesetzte Blätter. Der Bau ihres Holzes, dem die Gefäßzellen fehlen, entspricht den Nadelhölzern. *Cycas* und *Zamia* haben einjährige Samenreife.

Unter den Amentaceen, welche sämmtlich getrennten Geschlechts sind und sich zunächst durch den männlichen Blütenstand, welcher ein sogenanntes Kätzchen (Amentum), d. h. eine herabhängende Aehre bildet, desgleichen durch einen eiweisslosen Samen, charakterisiren, sind die wahren Cupuliferen, nämlich die Gattungen: *Quercus*, *Fagus* und *Castanea* in der männlichen Blüthe durch eine meistens fünftheilige Blütenhülle, welche, ohne ein Stützblatt zu besitzen, einzeln an der Spindel des Blütenstandes auftritt (Taf. VIII. Fig. 18 bis 20, 35) und durch vierfächerige Staubblätter mit ungetheiltem Träger, ausgezeichnet (Taf. VIII. Fig. 21—23, 36 u. 37). Die weibliche Blüthe der ächten Cupuliferen hat eine wahre Cupula, welche aus einem Discus, der unter seinem Rande, indem er fortwächst, Blätter bildet, entsteht. Bei der Eiche ist diese Cupula napfförmig, sie umfaßt nur den Grundtheil einer reifen Frucht (Taf. VIII. Fig. 5, 6, 8, 9, 12 u. 16), bei der Buche und bei der Kastanie bildet sie dagegen eine viertheilige vollkommene Hülle, welche bei der Buche 2, bei der Kastanie dagegen 2 bis 8 Fruchtknoten umschliesst (Taf. VIII. Fig. 27). Jeder Fruchtknoten der ächten Cupuliferen ist unterständig, er trägt 2—7 Narben und in der Regel unter denselben ebenso viele später mit den Narben vertrocknende Perigonblüthen (Taf. VIII. Fig. 1—6 u. 27 p). Die Fruchtknotenöhle hat wandständige Samenträger, deren Zahl den vorhandenen Narben entspricht (Taf. VIII. Fig. 10 u. 30); jeder Samen-

träger bildet 2 gegenläufige Samenknospen mit doppelter Knospenhülle (Taf. VIII. Fig. 15 u. 32—34). Die Samenträger sind alle fruchtbar, aber dennoch kommt in der Regel nur ein Same zur Reife. Die untere Hälfte des Fruchtknotens ist durch Vereinigung des Mittelskälchens mit den wandständigen Samenträgern mehrfach geworden (Taf. VIII. Fig. 6, 27, 92—31 und 34). Beim Keimen der Samen bleiben die beiden Stärkmehl haltigen Samenlappen der Eiche und der Kastanie im Boden, während die Buche ihre beiden Samenlappen als große grüne Blätter über der Erde entfaltet.

Den ächten Cupuliferen am nächsten reiht sich die Wallnufs (*Juglans*) an. Die männliche Blütenähre besitzt nämlich wie diese einzelne Blüten, welche aus einer fünftheiligen Blütenhülle und aus einer nicht fest bestimmten Anzahl von Staubblättern bestehen (Taf. IX. Fig. 44 u. 45); die letzteren sind 4fächerig, mit ungetheiltem Filament (Taf. IX. Fig. 46 und 47). Das Deckblatt (die *Bractea*), welche bei den wahren Cupuliferen gänzlich fehlt, ist hier als kleine Schuppe vorhanden (Taf. IX. Fig. 44 und 45a). Bei der weiblichen Blüthe, welche außer einem Discus noch 3 zweigliedrige Blattkreise, die als oberständige Blütenhülle und als 2 sehr entwickelte Narbenblätter auftreten, besitzt (Taf. IX. Fig. 41 und 42), bleibt der Discus (*d*) unentwickelt und wird bei der Ausbildung des Fruchtknotens mit emporgehoben; hier fehlt deshalb die Cupula. Zwei wandständige Samenträger bleiben bei der Wallnufs unfruchtbar (Taf. IX. Fig. 42 und 43 *st*⁺), dagegen trägt das Mittelskälchen die einzige aufrechte Samenknospe, welche nur eine einfache Knospenhülle besitzt. Aus den beiden sterilen Samenträgern entwickelt sich später die Nath der beiden holzigen Schalenhälften. Die Wallnufs keimt der Eiche ähnlich, indem ihre ölhaltigen Samenlappen in der Fruchtschale bleiben.

Die falschen Cupuliferen, wohin *Carpinus* und *Corylus*, ja wie ich vermuthe auch *Ostrya*, gehören, tragen an der männlichen Blütenähre in der Achsel eines sehr entwickelten Deckblattes Staubblätter mit gespaltenem Filament, so daß jede Staubblatthälfte zweifächerig erscheint (Taf. IX. Fig. 9, 10, 24). Eine Blütenhülle fehlt, man kann deshalb nicht sicher bestimmen, ob die in der Achsel eines Deckblattes vorhandenen Staubblätter einer oder mehreren Blüten angehören; für die Haselnufs werden, der Erle entsprechend, 2 Blüten wahrscheinlich. Jede Staubblatthälfte ist mit einem Haarschopf versehen. — Der weibliche Blütenstand ist, gleich dem

männlichen, ährenförmig. In der Achsel eines Deckblattes entstehen 2 Blüthenanlagen, welche zuerst ein Blatt, das zur falschen Cupula wird (x), und darauf einen Blattkranz (p) und 2 Narbenblätter entwickeln (Taf. IX. Fig. 1—4 und 14—18), die Fruchtknotenhöhle entsteht alsdann unter diesen beiden Blattkreisen. Im unterständigen Fruchtknoten bilden sich darauf 2 wandständige Samenträger, von denen jedoch nur einer fruchtbar ist (Taf. IX. Fig. 6, 7 und 19), dieser eine bildet 2 gegenläufige Samenknospen mit einer Knospenhülle (Taf. IX. Fig. 21 und 22). In der Regel kommt nur ein Same zur Reife. — Bei der Hainbuche bleibt die falsche Cupula als offenes Blatt; bei der Haselnuss bildet sie eine die Frucht eng umschließende Hülle. Beim Keimen der Haselnuss bleiben die beiden Samenlappen in der Erde, bei der keimenden Hainbuche werden sie dagegen als grüne Blätter entfaltet.

Bei den Betulineen (*Betula* und *Alnus*) trägt die männliche Aehre in der Achsel von Deckblättern 2 (*Betula*) oder 3 (*Alnus*) Blüthen, welche bei der Birke aus einer 2blättrigen Blüthenhülle und aus 2 Staubblättern, bei der Erle dagegen aus einer 4blättrigen Blüthenhülle und aus 4 Staubblättern bestehen. Jedes Staubblatt ist durch die Spaltung seines Trägers in 2 gleiche Hälften getheilt (Taf. IX. Fig. 31 und 32), ein Haarschopf auf dem Scheitel jeder Staubblatthälfte, welche den falschen Cupuliferen eigen ist, mangelt. Der weibliche Blütenstand ist gleichfalls eine Aehre; in der Achsel jedes Deckblattes treten bei der Erle zwei, bei der Birke dagegen drei Blüthenanlagen hervor. Jede weibliche Blüthe besteht hier nur aus zwei Narbenblättern, welche, indem sich ihr Grundtheil als ein Ganzes erhebt, unter sich allmählig eine Fruchtknotenhöhle bilden (Taf. IX. Fig. 26 u. 27), in welcher 2 wandständige Samenträger, von denen nur einer fruchtbar ist, erscheinen (Taf. IX. Fig. 29). Die beiden Samenknospen dieses Samenträgers sind gegenläufig mit einem Integument versehen (Taf. IX. Fig. 30). Bei *Alnus* zeigt sich am Grunde jedes Fruchtknotens noch ein kleines Blatt, welches vielleicht die Anlage zu einer falschen Cupula vorstellen möchte. Die Erle steht überhaupt den falschen Cupuliferen, in Betreff ihres Holz- und Rindenbaues, näher als die Birke. Die Deckblätter der weiblichen Aehren verholzen bei der Erle, ihr Blütenstand entspricht deshalb etwa dem Cupressuszapfen; bei der Birke fallen dagegen die Deckblätter sammt den reifen Früchten, den Samen der Tanne ähnlich, von der Spindel. Der keimende Birken- und Erlensame hebt seine beiden Samenlappen als grüne Blätter über die Erde.

An die Betulineen schließt sich nunmehr die neuholländische Familie der Casuarineen, desgleichen die Familie der Salicineen, zu welcher unsere Weide und Pappel gehören. Sowohl der männliche als der weibliche Blütenstand der Salicineen sind hängende Aehren (Kätzchen). In der Achsel eines jeden Deckblattes entsteht nur eine Blüthe, welche am männlichen Kätzchen aus 2—5 vierfächerigen Staubfäden mit ungetheiltem Filament, bei dem weiblichen Kätzchen dagegen aus einem Fruchtknoten mit 2 Narben besteht; häufig ist in beiden Fällen noch ein napfförmiger Discus vorhanden. Der Fruchtknoten trägt an zwei wandständigen Samenträgern zahlreiche Samenknospen. — Der keimende Pappel- und Weidensame entfaltet seine beiden Samenlappen als grüne Blätter.

Blicken wir jetzt rückwärts, so erscheint bei den wahren Cupuliferen und bei den Juglandeen nur der männliche Blütenstand als Aehre (Kätzchen), von da ab werden aber beide Blütenstände ährenförmig. Nur die wahren Cupuliferen haben eine ächte Cupula; bei der Wallnuss kommt der Discus, welcher sie bilden müßte, nicht mehr zur Ausbildung. Die falsche Cupula der Hainbuche und der Haselnuss entsteht dagegen aus einem Blatte, sie ist deshalb mit der ächten Cupula, welche einem hohlen Stammorgan, das aus sich Blätter bildet, entspricht, gar nicht zu vergleichen. Die Hainbuche und die Haselnuss stehen überhaupt schon wegen der Art ihres Blütenstandes den Betulineen viel näher, sie unterscheiden sich von ihnen nur durch die falsche Cupula und durch den Blattkranz unterhalb der beiden Narben, welcher den Betulineen mangelt, im Uebrigen haben sie wie diese einen fruchtbaren und einen unfruchtbaren Samenträger und Samenknospen mit einfachem Integument, während bei den ächten Cupuliferen alle Samenträger fruchtbar sind und die Samenknospen zwei Integumente besitzen. Ferner entspricht das gespaltene Filament der Staubblätter bei Carpinus und Corylus vollständig den Betulineen, nur das Vorkommen des Haarschopfes auf dem Scheitel jeder Antherenhälfte unterscheidet sie von der Erle und der Birke. Der Bau des Blütenstaubes und der Bau des Holzes bestätigt außerdem noch diese Verwandtschaft. Dazu kommt endlich das eigenthümliche Verhältniß der frühen Bestäubung und der späten Befruchtung, welches beiden Gruppen (den falschen Cupuliferen und den Betulineen) eigen ist. Die Salicineen endlich unterscheiden sich wieder von den Betulineen durch den Mangel einer Blütenhülle für die männliche Blüthe und durch

das nicht getheilte Filament des Staubblattes, ferner für die weibliche Blüthe durch die beiden fruchtbaren Samenträger und die Bildung mehrerer Samenknospen an jedem derselben¹⁾.

XVIII. Die Vermehrung der phanerogamen Gewächse.

§. 86. Wie bei den kryptogamen Pflanzen eine geschlechtliche und eine ungeschlechtliche Vermehrung stattfindet, so sind auch die phanerogamen Gewächse befähigt, sich auf beide Weise fortzupflanzen. Während bei den Algen, den Charen, Leber- und Laubmoosen, die auf geschlechtlichem Wege entstandene Anlage zur neuen Pflanze noch aus einer einzigen Zelle besteht, welche keimt und zur selbstständigen Pflanze heranwächst, bildet sich im Keimorgan der höheren Kryptogamen schon ein aus vielen Zellen bestehender Körper, eine Achse, an welcher sich ein Stamm- und ein Wurzelende unterscheiden lassen, und damit haben wir den Uebergang zu den Phanerogamen, deren gleichfalls auf geschlechtlichem Wege entstandener Keim immer aus einem zelligen Körper, aus einer Achse, besteht, die in den meisten Fällen eine Stammknospe mit einigen Blättern (den Samenlappen) und ein Wurzelende unterscheiden läßt. — Wie der kryptogame Keim aus dem Archegonium hervorwächst, so verläßt der phanerogame Keim den Samen; im Innern beider bilden sich Gefäßbündel und unter der Stammknospe entstehen junge Blätter, das Wurzelende aber verlängert sich entweder selbst zur Warzel, oder es entspringen aus ihm die ersten Nebenwurzeln. Die junge Pflanze macht sich darauf frei und führt ein selbstständiges Leben; sie gleicht ihren Eltern und erhält die Art. — Die ungeschlechtliche Vermehrung erfolgt bei den niederen Kryptogamen gleichfalls durch einfache Zellen (Algen, Pilze, Flechten), die in verschiedener Weise entstehen und unter sich bei derselben Pflanzenart verschieden sein können (die Schwärmsporen und die Brutzellen der Algen). Schon bei einigen Lebermoosen (*Blasia*, *Marchantia*) lösen sich nicht mehr einfache Zellen, wohl aber aus gleichwerthigen Zellen bestehende Körper von der Mutterpflanze ab, um ein neues selbstständiges Pflanzenexemplar zu bilden. Bei den höheren, mit Gefäßbündeln versehenen, Kryptogamen erfolgt darauf die ungeschlechtliche Vermehrung durch Knospen, welche als solche

¹⁾ Man vergleiche meine Beiträge zur Anatomie u. Physiologie. p. 33—53 u. p. 182—219.

aus einem Stammorgan bestehen, das die Fähigkeit Blätter und Wurzeln zu bilden, besitzt, und das schon die Anlage der Gefäßbündel in sich trägt. — Durch Knospen ähnlicher Art vermehren sich auch die Phanerogamen auf ungeschlechtlichem Wege; jede Knospe kann hier unter günstigen Umständen entweder eine neue selbstständige Pflanze entwickeln, oder auf einen anderen Stamm gepfropft, einen Zweig bilden, welcher die Eigenschaften seiner Mutterpflanze auch auf dem fremden Stamme bewahrt. Wie auf geschlechtlichem Wege die Art, so wird durch die ungeschlechtliche Vermehrung die Varietät (Sorte) erhalten. Alle Pflanzen ohne, oder mit unentwickelten Gefäßbündeln vermehren sich demnach sowohl geschlechtlich als auch ungeschlechtlich durch Zellen, alle Gewächse dagegen mit entwickelten Gefäßbündeln können sich nur durch eine frei werdende Achse vermehren. — Wenn bei den kryptogamen Gewächsen die geschlechtliche Vermehrung vorherrscht, so tritt in der Regel die ungeschlechtliche zurück; ebenso bei den Phanerogamen. Wo die Samenbildung reichlich erfolgt, da ist das Entstehen der Brutknospen mehr oder weniger unterdrückt und umgekehrt bei reichlicher Vermehrung auf ungeschlechtlichem Wege erfolgt die Samenbildung in der Regel sparsam oder gar nicht. — Im Thierreich ist eine ungeschlechtliche Vermehrung nur bei den wirbellosen Thieren bekannt¹⁾.

¹⁾ Zur Literatur über die Keimung der Phanerogamen:

- CASPARY, Same und Keimung der Orobanchen. Flora 1854. p. 577.
 DEMOER, über den Bau des Embryo der Gräser. Bulletin de l'Académie des sciences de Belgique. XX. 1. p. 358.
 FABRE, de la germination des Ophrydées. Annales des sciences 1856. p. 163 bis 186.
 FLEISCHER, zur Lehre vom Keimen der Samen der Gewächse. Stuttgart 1851.
 GÖPPERT, das Keimen unreifer Samen. Bot. Zeit. 1847. p. 386. — Ders., über die Einwirkungen des Chlors u. s. w. auf die Keimung. FROBNER's Notizen 1834.
 GÜMBEL, Entwicklungsgeschichte (Keimung) von *Viscum album*. Flora 1856. p. 433—436.
 HARTIG, Forstbotanik. — Ders., Entwicklungsgeschichte des Pflanzenkeims, dessen Stoffbildung und Stoffwandlung beim Reifen und Keimen.
 IRMISCH, Keimpflanzen von *Tussilago*, *Thesium*, *Chenopodium*, *Saxifraga* u. s. w. Flora 1853. — Ders., Keimung von *Convolvulus Sepium*. Bot. Zeit. 1857. — Ders. in der bot. Zeit. 1857. p. 616 (über Keimung der Orchideen).
 KARSTEN, die Vegetationsorgane der Palmen. Abhandl. der Akad. d. Wissensch. zu Berlin 1847. — Ders., über *Zamia muricata*. Abhandl. der Akad. der Wissensch. zu Berlin 1856.
 MEYEN, Pflanzenphysiologie Bd. II.
 PRILLIEUX et RIVIERE, sur la germination et le développement d'une Orchidée. Annales des sciences 1856. p. 119—136.
 SCHACHT, Keimung der Waldbäume. Monatsbericht der Berl. Akademie 1853

a) Die Fortpflanzung durch den Keim.

(Geschlechtliche Fortpflanzung).

Der Keim der Phanerogamen kann, wie wir gesehen haben, schon im Samen 1. einen geringeren oder höheren Grad der Ausbildung erreichen. Die Theile desselben können 2. sowohl gestaltlich als auch functionell Verschiedenheiten zeigen, weshalb die Art der Keimung verschieden ausfallen muß.

Zum Keimen des Samens sind ein gewisser Grad der Wärme und der Feuchtigkeit nothwendig, worüber GÖPFERT¹⁾ interessante Versuche angestellt hat, welche beweisen; daß die niedrigste Temperatur, bei welcher eine Keimung beobachtet wurde + 3° R., nach EDWARDS und COLIN²⁾, aber + 7° C. (5, 5° R.) ist. Dagegen verliert der trockene Same, mit Ausnahme tropischer Sämereien, selbst bei einer Kälte, die das Quecksilber gefrieren macht, noch seine Keimkraft nicht, während der nasse Same schon bei niederen Kältegraden getödtet wird. Große Wärme zerstört die Keimkraft des Samens und zwar werden im Wasser nur bis zu 50° C., in trockener Luft dagegen bis 75° C. vertragen, was überdies nach der Dauer der Erwärmung und nach der Art des Samens verschieden ist. Nach HENLOW befördert wieder ein kurzes Verweilen in kochendem Wasser das rasche Keimen der Samen; Acaciensame, welcher 1½ — 15 Minuten lang gekocht wurde,

und Flora 1853. — Ders., Keimung der Wallnuß. Beiträge zur Anatomie p. 103—114. — Ders., die Schmarotzergewächse und deren Verhalten zur Nährpflanze. Beiträge zur Anatomie p. 165—181.

SCHLEIDEN, Grundzüge. Bd. II. p. 429.

SCHNAASE, Anpflanzen von *Viscum* durch Kunst und Natur. Bot. Zeit. 1851. p. 721.

STRICKLAND, über die Lebensfähigkeit der Samen. Bot. Zeit. 1854. p. 72.

TITTELBACH, über die Cultur der Orobanchen.

TRITTMANN, über den Embryo des Samenkornes und seine Entwicklung zur Pflanze. Dresden 1817.

TREVIRANUS, über das Keimen der Gewächse. Vermischte Schriften Bd. IV. 1821.

— Ders., Embryo der Orobanche und der *Cytinus Hippocistis*. Bot. Zeit. 1857. p. 700. — Ders., Hat *Pinguicula* zwei *Cotyledonen*? Bot. Zeit. 1848. p. 441. — Ders., Pflanzenphysiologie Bd. II.

WICHURA, Keimpflanzen der *Anemone*; Keimung von *Omphalodes scorpioides*. Flora 1857. p. 44. — Ders., das Blühen, Keimen und Fruchtragen der einheimischen Bäume und Sträucher. Flora 1857. p. 572.

WIGAND, Versuche über das Richtungsgesetz beim Keimen. W. botan. Untersuchungen 1854. p. 131—161.

¹⁾ GÖPFERT, über die Wärmeentwicklung in den Pflanzen.

²⁾ Magazin of natur. hist. Vol. IX. p. 477.

keimte früher, als solcher, welcher nicht gekocht worden. MEYER wiederholte diese Versuche mit dem Samen der Kresse, der *Ipomaea purpurea* und des Hafers. Die Samen, welche mit dem Wasser zum Sieden erhitzt wurden, keimten nicht mehr, die, welche 2 Secunden im kochendem Wasser verweilten, keimten später; der Same der *Ipomaea* vertrug eine längere Erwärmung als die beiden anderen; ein 5 Minuten langes Verweilen hatte sämtliche Samen getödtet¹⁾.

Chlorwasser²⁾, desgleichen Brom- und Joddämpfe³⁾ befördern im Sonnenlicht die Keimung der Samen (wahrscheinlich durch Wasserzersetzung und Freiwerden von Sauerstoff, der wie DE SAUSSURE⁴⁾ nachgewiesen, für die Keimung nothwendig ist). Auch sollen nach GÖPPERT verdünnte Mineral- und Pflanzensäuren gleichfalls dieselbe beschleunigen. Die Benutzung des kochenden Wassers zur Beförderung der Keimung gehört, wie schon MEYER'S Versuche zeigen, zu den gefährlichen Experimenten, welche wohl nur von wenig Pflanzen vertragen werden, was wahrscheinlich ganz von der Beschaffenheit des Samens selbst und seiner Schale abhängt. Ein Quellen in lauwarmem Wasser befördert dagegen bekanntlich die rasche Keimung trockener Sämereien.

Beim Keimen des Samens aller Dicotyledonen ohne Ausnahme tritt die Wurzel immer zuerst aus der Schale hervor, die Zeit aber, welche verstreicht, bis dieselbe ihre Hüllen verläßt, ist nach den Pflanzen sehr verschieden, was zum Theil von der Samenschale und dem Grade, in welchem letztere die Aufnahme der Feuchtigkeit gestattet, noch mehr aber von der chemisch-physikalischen Beschaffenheit der wesentlichen Theile des Samens, des Sameneiweißes und des Keimes, oder bei eiweißlosem Samen, des letzteren allein, abhängt. Samen mit harter, holziger Schale ohne Nähte liegen in der Regel lange in der Erde. Die Mandel und der Pfirsich brauchen oft ein halbes Jahr, der Mango- und Anonasame liegen 6 — 8 Wochen; dagegen keimt der Same der *Opuntia Ficus indica*, mit steinharter Schale, schon innerhalb 4 bis 5 Wochen. Die Samen mit Stärkmehl haltigem Sameneiweiß und dünner Schale keimen in der Regel bald; die Getreidekörner innerhalb

1) MEYER, Pflanzenphysiologie Bd. II. p. 321.

2) A. v. HUMBOLDT, Aphorismen etc. p. 68.

3) GÖPPERT in FROBIEP'S Notizen. No. 861. März 1834.

4) DE SAUSSURE, l'altération de l'air par la génération et par la fermentation. Biblioth. univers. 1834 Juin. p. 113 — 199.

3 — 4 Tagen; die Nadelhölzer, mit Stärkmehl und Oel haltendem Albumen, binnen 8 — 14 Tagen, ebenso *Euphorbia canariensis*; *Pinus Cembra* liegt dagegen nach HARTIG 18 Monate. Die Eiche mit Stärkmehl in den Samenlappen, kommt bei warmem Wetter in 12 — 16 Tagen; die Wallnuss, deren Samenlappen kein Stärkmehl, wohl aber fettes Oel und eine reichliche Menge körniger Stoffe enthalten, bedarf 3 — 4 Wochen zur Keimung. Die Samen des Weißdorns, der Rosen, der Weißbuche, der Esche, des *Cornus*, *Evonymus* und *Acer* sollen nach WICHURA sogar mehr als 2 Jahre im Boden liegen. Ebenso soll nach HARTIG¹⁾ der Same von *Fraxinus excelsior* erst im zweiten Frühjahr keimen, während der Same von *Fraxinus pubescens* schon im ersten Frühjahr aufgeht.

Einige Samen keimen, sowie sie die Frucht verlassen und in günstige Verhältnisse kommen, andere dagegen bedürfen, wie es scheint, eines Zustandes der Ruhe. Die Samen der Weiden, Pappeln und Ulmen keimen, sobald sie im Sommer zur Erde gelangen; der Weiden-same schießt schon nach 12 Stunden seine Würzelchen hervor, verliert aber, wenn er trocken gelegt wird, innerhalb 12 Tagen seine Keimkraft²⁾. Die Samen der *Coffea* und vieler *Laurus*-Arten keimen gleichfalls nur im frischen noch feuchten Zustande; wenn die Frucht des Kaffees trocken geworden, keimen ihre Samen nicht mehr. Keimende Lorbeersamen (*Oreodaphne foetens*, *Persea indica*, *Laurus canariensis* und *Phoebe barbusana*) findet man in den feuchten, schattigen Wäldern Madeiras und der Canaren in größter Menge; allein die einmal ausgetrockneten Samen gehen selten oder niemals auf. Der Same von *Persea gratissima* mit sehr entwickeltem Keim, dessen große fleischige Samenlappen eine Plumula mit zahlreichen Blattanlagen umschließen, sendet, wenn das ölhaltige Fruchtfleisch weich wird, noch am Baume hängend eine lange Wurzel aus, die im weichen Fruchtfleisch zahlreiche Seitenwurzeln treibt. Auch die Samen der *Araucaria brasiliensis* keimen am Zapfen und schicken nicht selten ihre Wurzel in das ziemlich weiche Gewebe der Achse des letzteren. Der Same unserer Mistel keimt gleichfalls schon innerhalb der noch auf dem Zweige sitzenden Beere. Wenn man dieselbe im Mai zerdrückt, so ragt die Keimachse weit über das Sameneiweiß hervor, womit die Sage, nach welcher nur der von Vögeln ausgeworfene Mistelsame aufgehen solle,

¹⁾ HARTIG, Entwicklungsgeschichte des Pflanzenkeims p. 71.

²⁾ WICHURA, Flora 1857. p. 572.

gründlich widerlegt wird¹⁾. Für *Rhizophora Mangle* ist die Keimung der Samen innerhalb der am Baume hängenden Frucht bekannt.

Sicherlich kommt es hier sehr auf die Zeit und auf die Verhältnisse an, unter welchen die Samen reifen und entlassen werden. Die Samen der *Euphorbia canariensis* z. B. reifen im Juli und August, sie keimen erst nach den ersten Herbstregen, welche überhaupt auf Madeira und Tenerife eine Jahreszeit herbeiführen, die man mit unserem Frühling vergleichen könnte. Der Herbst ist hier die eigentliche Zeit des Keimens, da im Sommer Wassermangel dasselbe beschränkt oder gar verhindert, während bei uns die Kälte des Winters der Vegetation hemmend entgegentritt. — Die Samen der Weiden, Pappeln und Ulmen, welche bei uns im Sommer reifen, würden wahrscheinlich nicht sofort keimen, wenn sie, gleich dem Samen der Tanne, Buche und Eiche, im Spätherbst ausgestreut würden. Während der Zapfen der Tanne im Herbst zerfällt, so daß nur seine nackte Achse auf dem Zweige verbleibt, öffnen sich die Zapfen der Kiefer und Fichte erst im Frühjahr und der Wind entführt ihre Samen. Die Tanne keimt früher als die beiden anderen Nadelhölzer, ihr Same kommt zeitiger in die zur Keimung nöthigen Verhältnisse, die Samenschale ist überdies nicht, wie bei der Kiefer und Fichte, verholzt.

Die meisten Samen bedürfen sicherlich keiner Ruhezeit um nachzureifen, d. h. durch langsam wirkende chemische Veränderungen zur Keimung tauglich zu werden; sie keimen vielmehr, sobald ihnen die nothwendigen Bedingungen gegeben werden (die Getreidesamen keimen im nassen Herbst schon innerhalb der Aehre), doch ist die Zeit des Hervortretens der Wurzel nach den Pflanzen verschieden, was, wie das Aufbrechen der Knospen im Frühjahr, zum Theil mit von der Temperatur abhängig ist (p. 15). Die Keimpflanzen der Linde kommen z. B. viel später als die des Ahorns, weil erstere wahrscheinlich zur Keimung mehr Wärme bedürfen.

Im Allgemeinen keimen frische Samen sicherer und schneller als alte Sämereien. Der Weidensame, der, nach WICHURA, an die Erde gelangt, nach 10 — 12 Stunden schon seine Wurzel ausschickt, bedarf, wenn er wenige Tage trocken gelegen, schon eine längere Zeit

¹⁾ Diese Sage gründet sich darauf, daß die glatte Mistelbeere, wenn sie vom Mistelbusche fällt, nicht am Zweige haftet, dagegen wenn sie vom Vogel ausgeworfen wird und ihrer Schale beraubt ist, vermöge ihres klebenden Saftes leicht an demselben hängen bleibt.

und keimt nach 10—12 Tagen, wie schon bemerkt, nicht mehr. Hier, wie bei der Caffeebohne und dem Lorbeersamen bewirkt das Austrocknen sicherlich Veränderungen, indem die erstere bekanntlich zwei Jahre liegen muß, um das Maximum ihres Aromas zu gewinnen¹⁾. Es scheint überhaupt als ob vorzugsweise dem Samen mit hornartigem Albumen das Austrocknen schädlich wäre, indem auch reife Beeren der *Dracaena Draco*, die ich an der Sonne ausgetrocknet von Tenerife herüber brachte, nicht mehr keimten, während andere, welche weniger ausgetrocknet und an der Oberfläche verschimmelt waren, zum Theil ihre Keimkraft bewahrt hatten. Alte Samen, von *Canna* und *Strelitzia* mit hornartigem Perisperm keimen gleichfalls nur selten, während frische Samen leicht aufgehen. Stärkmehlhaltige Samen halten sich dagegen trocken vorzüglich, wie die Weizenkörner der Mumiengräber Aegyptens, aus welchen STERNBERG neue Pflanzen zog, beweisen. Stärkmehl- und ölhaltige Samen werden, wenn sie nicht ganz trocken sind, leicht durch Schimmelbildung getödtet (die Samen der Nadelhölzer, insbesondere der *Araucaria*, desgleichen die eiweißlosen Samen der *Mangifera indica*). Die ölhaltigen Samen endlich möchten vielleicht durch Oxydation des fetten Oeles mit der Zeit ihre Keimkraft verlieren. — Samen derselben Pflanze, ja desselben Blütenstandes, sollen bisweilen zu verschiedenen Zeiten keimen²⁾.

Bei der Keimung wirkt zunächst der chemische Proceß, sie wird, wie wir gesehen, durch Feuchtigkeit und Wärme eingeleitet, für sie ist überdies der Zutritt der Luft, deren Sauerstoff verbraucht wird, nothwendig; es wird Kohlensäure ausgeschieden. Samen von verschiedener chemischer Zusammensetzung (Getreidearten, Hanf, Klee, *Spergula*, *Brassica*) erwärmen sich dabei, wie GÜPFERT nachgewiesen, sehr bedeutend; in der Menge von etwa 1 Pfund in Keimung versetzt, stieg die Temperatur von 7—15° auf 12—40°. Die Erwärmung des Getreides beim Malzen ist eine längst bekannte, aber mit Unrecht der Gährung zugeschriebene, Thatsache. Nach der chemischen Zusammensetzung des Keimes und des Sameneiweißes, wenn solches vorhanden ist, wird auch der chemische Proceß bei Keimen anders ausfallen müssen,

¹⁾ Auf Madeira benutzt man niemals frische Bohnen; der dort gezogene Kaffee aber wird der Mocabohne gleichgeschätzt, jedoch nicht exportirt. (Mein Bericht über Madeira und Tenerife p. 66.)

²⁾ Botanische Zeitung 1856. p. 83.

und wäre es sehr erwünscht, hierüber näheren Aufschluss zu erhalten. Chemiker mit Physiologen Hand in Hand könnten hier noch große Schätze heben.

Der Abschluss des Lichtes scheint für die Keimung nicht notwendig zu sein; die Samen keimen nur am Boden schattiger Wälder oder in der feuchten Erde leichter, weil hier das Wasser mehr gebunden wird. Für gewisse Pflanzen scheint sogar ein Lichtzutritt erforderlich; die Erdschicht, welche den Samen deckt, darf deshalb nicht zu dick ausfallen. Die Samen des Rododendron, der Erica- und Calceolaria-Arten keimen ohne Erdbedeckung besser. Sämereien, welche Jahre lang ohne zu treiben tief in der Erde liegen, kommen oftmals bei dem Umackern eines Feldes an die Oberfläche und bald darauf zur Keimung. — Die oberflächliche Lage der Samen ist jedenfalls das normale Verhältniß; wer gräbt dieselben bei der Selbstbesamung der Waldbäume unter, und wie munter keimen sie, wenn ihnen nur Wärme und Feuchtigkeit gegeben ist, was namentlich die Wälder südlicher Breiten, die immer warm, feucht und schattig sind und deren Boden mit keimenden Samen bedeckt ist, beweisen. Zwar würde es gewiss unpraktisch sein, wenn man die Getreidekörner frei in der Furche liegen ließe, der Wind und die Vögel würden sie bald hinwegführen oder verzehren, auch würde bei trockener Witterung die Feuchtigkeit mangeln. Eine zu tiefe Lage der Sämereien ist dagegen, wie den Land- und Forstwirthen hinreichend bekannt, durchaus nachtheilig. Dagegen wird die Ausbildung junger Triebe bei einigen Pflanzen durch die Dunkelheit befördert und durch den Lichtzutritt verhindert (bei der Kartoffelknolle).

Die ersten Erscheinungen der Keimung bestehen in einem Aufquellen der inneren Theile des Samens, wodurch zuweilen die äußeren Hüllen gesprengt werden (bei dem Samen der *Opuntia Ficus indica* und bei dem Samen der *Zamia spiralis*, wo der Rand des Knospenmundes des verholzten Theiles der Samenknospe bei dem Hervortreten der Wurzel zahnartig zerreißt (Fig. 158. p. 151). Die Wurzel tritt zuerst hervor, sie wendet sich nach abwärts (p. 150)¹⁾.

Die Keimpflanze nimmt zuerst ihre Nahrung aus dem Samen allein, und zwar, wenn ein Sameneiweiß, es sei nun Endosperm oder Perisperm (p. 424), vorhanden ist, meistens durch Vermittelung der

¹⁾ Ein schönes Beispiel abwärts wachsender Zweige liefert *Ilex aquifolium* var. *pendula*; aufwärts wachsende Nebenwurzeln besitzt dagegen *Phoenix farinifera*.

Samenlappen, von demselben; wo es dagegen fehlt, da müssen die letzteren selbst die in ihnen aufgespeicherten Nahrungsstoffe zum Nutzen der Keimachse hergeben und die kugelförmige Keimachse der eiweißlosen Samen endlich (Orchideae, Benitzia, Dictyostega, Sarna, Frostia) kann nur aus sich die erste Nahrung schöpfen. Nach der Wurzel tritt dann allmählig auch die Stammknospe hervor, sie breitet entweder ihre Keimblätter aus oder selbige bleiben im Samen, wonach wir zwei Arten der Keimung erhalten: 1. eine Keimung mit Samenlappen über der Erde, wobei die Samenschale abgestreift wird; und 2. eine Keimung mit im Samen verbleibenden Keimblättern. Bei den monocotyledonen Gewächsen bleibt der einzige Samenlappen, soweit mir bekannt, immer im Samen, sie gehören demnach in die erste Abtheilung; bei den Dicotyledonen dagegen erscheinen sogar in derselben Familie (Cupuliferae, Leguminosae, Coniferae) Pflanzen mit Samenlappen über der Erde und andere mit Keimblättern, die im Samen bleiben; auch giebt es hier eine Zwischenstufe, wo die Keimblätter nicht sofort aus der Schale hervorbrechen, sondern zuerst das Sameneiweiß verzehren und dann erst die Samen verlassen (die Abietineen, die Cupressineen, die Taxineen, Coffea und Euphorbia). Bei eiweißlosen Samen treten sie dagegen entweder sofort hervor (Fagus), oder sie bleiben für immer im Samen (Quercus, Castanea, die Laurineen, die Cycadeen und Araucaria).

Nach der physiologischen Bedeutung, welche die Samenlappen für die Ernährung der Keimachse übernehmen, ist nun ihr Bau verschieden (p. 92). Der Samenlappen, welcher niemals an das Licht treten soll, hat, wenn er ein Sameneiweiß verzehren muß, eine epitheliumartige Oberhaut, er wächst im Samen bleibend und nährt sich auf Kosten des Sameneiweißes, welches, wenn dessen Zellen hornartig sind, von ihm vollständig verzehrt wird, so daß selbiges im Umkreis des Samenlappens verschwindet (Phoenix, Chamaedorea). Oder der Samenlappen verzehrt nur die im zartwandigen Endosperm aufgespeicherten Nahrungsstoffe und zerdrückt, sich ausbreitend, dessen saftlose Zellen (bei den Gramineen), der Adventivknospe ähnlich, welche das sie umgebende Gewebe der Rinde aussaugt (p. 12) und darauf zusammendrängt. Die Samenlappen dagegen, welche gleichfalls für immer im Samen bleiben, aber kein Sameneiweiß zu verzehren haben, vielmehr selbst die Nährstoffe für die Keimachse liefern müssen, verändern ihre

Form nicht wesentlich, sie wachsen nicht, verdicken auch nicht die Wandung ihrer Parenchymzellen, wohl aber bilden sich ihre Gefäßbündel, die schon als Cambiumbündel vorhanden waren, wie im ersten Falle, mit dem Eintritt der Keimung weiter aus. Die aufgespeicherten Nahrungstoffe verschwinden allmähig und die leeren Zellen vertrocknen oder verfaulen, wenn sie der Keimpflanze nichts mehr zu bieten vermögen. Die Eiche hat noch im zweiten Jahre ihre Keimblätter, auch die Lorbeerarten behalten sie lange, andere Pflanzen dagegen verlieren sie zeitiger. Die zahlreichen Gefäßbündel im Samenlappen der genannten beiden Pflanzengruppen vermitteln sicherlich die mittelbare oder unmittelbare Ernährung der Keimachse durch die Keimblätter. — Die Samenlappen, welche eine Zeit lang in der Schale bleiben, um das vorhandene Endosperm zu verzehren, nach dem Verbrauch desselben aber an das Licht treten, haben an der äußeren Seite, welche das Endosperm berührt, eine zur Absorption geschickte Oberhaut ohne Spaltöffnungen, an der Oberseite dagegen eine wahre Epidermis mit Spaltöffnungen. Das Blattgrün bildet sich bei ihnen erst, wenn sie ans Licht getreten sind (die Nadelhölzer mit Ausnahme von *Araucaria* und *Ephedra*). Die Keimlappen der *Euphorbia canariensis* haben an der Unterseite, welche das Sameneiweiß verzehren muß, nur sehr vereinzelt Spaltöffnungen, an denen die Epidermis der Oberseite um so reicher ist. — Diejenigen Keimblätter endlich, welche bei der Keimung sofort an das Licht treten, sind wie Laubblätter gebaut, ihre Unterseite hat immer eine mit Spaltöffnungen versehene Oberhaut (*Fagus*, *Betula*, *Alnus*); bei *Opuntia* *Ficus indica* und bei *Beta vulgaris*¹⁾ trägt die Oberhaut beider Seiten zahlreiche Spaltöffnungen. In allen über die Erde tretenden Samenlappen wird Blattgrün gebildet.

In der Stammachse des Keimes, die immer später als die Wurzel aus dem Samen hervortritt, bilden sich nun in den bereits vorhandenen Cambiumbündeln, wenn sie nicht schon vorher entwickelt sind (*Quercus*, *Castanea*, *Juglans*, *Viscum*), und zwar zuerst an der Stelle, wo die Samenlappen den Stamm verlassen, Spiral- oder Ringgefäße, deren Bildung sich im Stamm nach abwärts und in den Samenlappen nach aufwärts fortsetzt; es entstehen mit anderen Worten die ersten ausgebildeten Gefäßbündel der jungen Pflanze. Bei den dicotyledonen Gewächsen gehen dieselben ohne Unterbrechung nach abwärts und verlieren

¹⁾ Das Laubblatt von *Beta* ist gleichfalls an beiden Seiten mit Spaltöffnungen versehen.

sich unter dem Vegetationskegel der Wurzel, bei den monocotyledonen Pflanzen verschwinden sie dagegen im Keimlager und die Bildung der Gefäßbündel der Nebenwurzeln beginnt von dieser Region aus nach abwärts; hier ist das Keimlager gewissermaßen der Vereinigungspunkt für die Gefäßbündel im Stamm und in den Wurzeln. — Während demnach bei den Phanerogamen im Allgemeinen die Ausbildung der Cambiumbündel zu entwickelten Gefäßbündeln in der Nähe des Vegetationskegels der Stammknospe beginnt, erscheinen nach CASPARY¹⁾ beim Keimling der Orobanche die ersten Gefäße unter dem Vegetationskegel der Wurzel, nämlich an derjenigen Stelle, wo die Verbindung des Schmarotzers mit dem Gefäßbündel der Nährpflanze stattgefunden. — Mit der Ausbildung der Gefäßzellen geht nun, wie es scheint, die Ausbildung der übrigen zum Gefäßbündel gehörigen Zellenarten Hand in Hand. So hat die Keimpflanze der *Euphorbia canariensis*, sobald sie ihre beiden stumpf-pfeilförmigen Keimblätter über die Erde schiebt, aufser den engen Spiralgefäßen, bereits, freilich noch sehr zartwandige, Milchsaftgefäße, deren reichlich hervorquellender weißer Milchsaft schon jene stabförmigen Stärkemehlkörner besitzt, während das Parenchym des Keimlings, gleich der erwachsenen Pflanze, runde Amylumkörner bildet. — Bei den dicotyledonen Gewächsen alterniren, so weit meine Untersuchungen reichen, die ersten Blätter der Keimpflanze mit den Samenlappen, welchen sie der Zahl nach entsprechen (*Fagus*, *Ulmus*, *Euphorbia* und die *Abietineen*). Bei *Thuja* besitzt schon der zweite Blattkreis doppelt so viele Blätter als Samenlappen vorhanden sind.

Wenn nun das Sameneiweiß oder die dasselbe ersetzenden, im Samen verbleibenden, Samenlappen erschöpft und überflüssig geworden sind und sich die Keimpflanze hinreichend bewurzelt, auch grüne Blätter zur Beschaffung der Luftnahrung gebildet hat, so führt sie ihr selbstständiges, nach den Pflanzengruppen, aber auch nach den Pflanzenarten, sehr verschiedenes Leben. Sobald sich der Stamm erhebt, zeigen sich bei den Dicotyledonen durch die verschiedene Theilungs- und Ausbildungsweise der Gefäßbündel und durch das verschiedene Verhalten der primären Rinde die Unterschiede zwischen Stamm und Wurzel, die auch bei vielen Pflanzen der Form nach wesentlich sind (*Opuntia Ficus indica*, *Euphorbia canariensis*). Bei den Monocotyle-

¹⁾ CASPARY, über Samen, Keimung u. s. w. der Orobanchen. Flora 1854. p. 577.

donen ist diese Grenze durch das Keimlager schon von selbst gegeben. Die Vermehrung der Gefäßbündel aber, durch Theilung der zuerst entstandenen Bündel, erfolgt in beiden großen Pflanzengruppen nach der §. 31 und §. 32 beschriebenen Weise und zwar im Stamme anders als in der Wurzel (p. 173).

Für die morphologische Erscheinungsweise der Keimung, die wir jetzt noch zu betrachten haben, und die zunächst in dem Bau des Keimes und seinem Verhältniß zu den Theilen des Samens ihre Ursache finden, lassen sich vier typisch verschiedene Formen unterscheiden:

1. Keimung der Samen mit unvollkommener Achse:

- a) im eiweißhaltigen Samen (*Monotropa*, *Orobanche*, *Rafflesia*, *Hydnora*, *Balanophora*, *Langsdorffia* und wahrscheinlich auch *Cytinus*);
- b) im eiweißlosen Samen (*Orchideae*, *Benitzia*, *Dictyostega*, *Sarna*, *Frostia*)¹⁾.

2. Keimung des monocotyledonen Embryo:

- a) im Samen mit Endosperm (*Gramineae*, *Palmae*);
- b) im Samen mit Perisperm (*Canna*, *Strelitzia*, *Potamogeton*).

3. Keimung des dicotyledonen Embryo mit im Samen verbleibenden Samenlappen:

- a) im eiweißhaltigen Samen (*Nymphaeaceae*, *Araucaria*, *Cycadeae*);
- b) im eiweißlosen Samen (*Quercus*, *Castanea*, *Juglans*, *Aesculus*, *Laurineae*, *Eryobotrya*).

4. Keimung des dicotyledonen Embryo mit Samenlappen über der Erde:

- a) im eiweißhaltigen Samen (*Tilia*, *Polygonaceae*, *Coniferae*);
- b) im eiweißlosen Samen (*Fagus*, *Betula*, *Alnus*, *Opuntia*).

Die Keimung der Samen mit unvollkommener Achse ist erst für *Orobanche* und einige Orchideen bekannt²⁾. Der sehr kleine Same der *Orobanche ramosa* keimt, wie es bereits VAUCHER angegeben, im Wasser, also, wie sich erwarten liefs, durchaus unabhängig von der

¹⁾ KARSTEN, parasitische Pflanzen. Acta A. L. C. XXVI. pl. II.

²⁾ TREVIRANUS hat die erste richtige Abbildung des kugeligen dicotyledonen Keimes im Samen der *Orobanche ramosa* gegeben (TREVIRANUS, Physiologie II. Taf. III. Fig. 41—43), SCHLEIDEN dagegen hat den mit zwei Samenlappen versehenen Keim der *Lathraea* im Samen abgebildet (Acta A. L. C. XIX. Taf. VIII. Fig. 141).

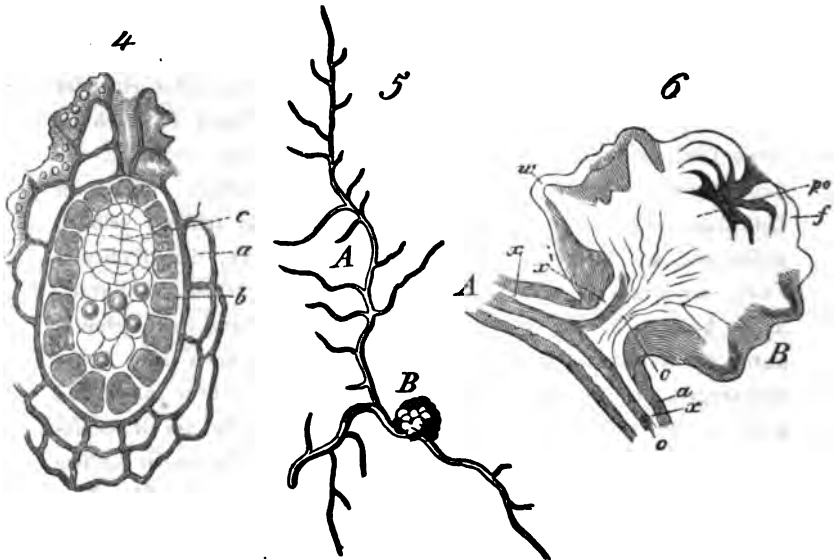
Gegenwart einer Nährpflanze, allein der Versuch gelingt, wie es scheint, nur mit frischem Samen. In einem etwa 2 Zoll hoch mit Wasser erfüllten und durch eine Papierdecke vor Staub geschützten Glase keimten die, im Herbst 1854 von mir in Thüringen gesammelten und bald nach meiner Rückkehr ins Wasser geschütteten, Samen im geheizten Zimmer fast ohne Ausnahme. Mitte November waren die am Grunde des Gefäßes liegenden Körner durch lange weiße Fäden, die fadenförmig hervorgetretenen Keimachsen der Samen, unter einander verschlungen. Diese längeren oder kürzeren farblosen Keimachsen, deren Plumula-Ende noch in der Samenschale steckte, während das Sameneiweiß verzehrt war, bestanden aus zartwandigen, mit einem Zellenkern versehenen Zellen, sie endigten mit einer trüben, gelblich gefärbten, aus kleineren Zellen bestehenden, Spitze, dem Radicula-Ende, welches eine einfache Schicht wasserheller Zellen als Wurzelhaube bedeckte¹⁾. Da es mir nicht gelang, hinreichend zarte Schnitte durch die Keimachse zu gewinnen, so konnte ich mich nicht sicher überzeugen, ob ein centrales Cambiumbündel, in welchem später und wie CASPARY nachgewiesen, von der Berührungsstelle des Radicula-Endes mit dem Gefäßsbündel der Nährpflanze aus, die ersten Gefäße entstehen, schon jetzt, wie ich vermuthete, vorhanden ist. Eine Verzweigung der Keimachse habe ich, im Einklang mit CASPARY, niemals gesehen. Bei einer späteren Wiederholung wollten dieselben Samen im Wasser nicht mehr keimen; dagegen bewahre ich noch jetzt mehrere Keimlinge von der ersten Aussaat.

Ganz dieselben Fäden fand nun CASPARY von verschiedener Länge in Berührung mit den Wurzeln der Nährpflanze, in deren Gewebe das Radicula-Ende des keimenden Schmarotzers eindrang und sich, an's Gefäßsbündel desselben gelangt, mit demselben organisch vereinigte, worauf an dieser Stelle die ersten Gefäßzellen entstanden und der Schmarotzer, an seiner Basis anschwellend, sein Gewebe mit Stärkmehl anfüllte. In dem zur kleinen Knolle angeschwollenen Körper bilden sich darauf die Anlagen zahlreicher Nebenwurzeln, und dann erst entstehen unter der bis dahin blattlosen, noch von der Samenschale bedeckten, Stammspitze die ersten Blattanlagen. — Die kleinen halbjährigen Pflanzen der Orobanche Hederae (Fig. 261—263) gleichen

¹⁾ CASPARY, dem die Keimung im Wasser nicht gelingen wollte, hat wahrscheinlich die Ueberreste dieser Zellen für -kleben gebliebene Reste des Endosperms - gehalten; nach ihm fehlt die Wurzelhaube.

auf dem Durchschnitt einer Knospe der *Rafflesia en miniature* (Fig. 264. p. 457), ihre Gefäßbündel stehen mit denen der Nährpflanze in der unmittelbarsten Verbindung. Wenn die Wurzel der Nährpflanze ein

Fig. 261, 262 u. 263.



centrales Mark besitzt, so treffen Mark auf Mark, Cambium auf Cambium und Rinde auf Rinde. Die Gefäßbündel verzweigen sich vielfach im Körper des Schmarotzers und verlieren sich unter dem flachen Vegetationskegel desselben, dieser erhebt sich dann später als Stamm mit achselständigen Blüten. An einem Wurzelzweig der Nährpflanze

Fig. 261. 4 Längsschnitt durch einen reifen Samen der *Orobanche ramosa*, *a* die braungefärbten Zellen des einfachen Integuments, *b* die Zellen des Sameneiweißes, *c* der Keim. (Vergrößerung 160 mal.) (Nach CASPARY hat die Samenschale nur eine Zellenreihe.)

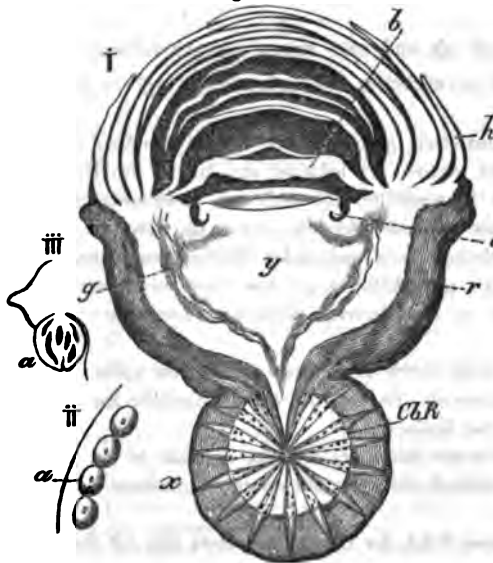
Fig. 262. 5 Eine junge Wurzel von *Hedera Helix* (A), auf welcher der Same von *Orobanche Hederae* gekeimt hat. Die Keimpflanze (B) erscheint als kleiner gelber Körper. (Natürliche Größe.)

Fig. 263. 6 Längsschnitt durch die Keimpflanze der vorigen Figur. A Die *Hedera*wurzel. B Der kleine Schmarotzer, *a* die Rinde, *c* das Mark, *x* das Cambium der *Hedera*wurzel, *x'* das Cambium des Schmarotzers (B), *pv* der Vegetationskegel desselben, von Blattanlagen (*f*) umgeben, *w* Wurzelknospen, welche noch innerhalb der Rinde des Schmarotzers liegen. (Vergrößerung 8 mal.)

haften oft mehrere Parasiten. — Der Orobanche-Same bedarf somit zur Keimung der Nährpflanze nicht, für die erste Zeit ernährt ihn das Sameneiweiß, allein er kann sich nur mit Hilfe der Nährpflanze weiter ausbilden; meine im Wasser gezogenen Keimlinge gingen deshalb nach einigen Wochen, sowohl im Wasser als auch in feuchter Erde, zu Grunde. Nach TITTELBACH keimen die Samen bald nach ihrer Aussaat in der Erde. Orobanche ramosa bewurzelt sich reichlich, allein ihre Wurzeln haben keine Wurzelhaare; dieselben bilden, wo sie auf eine Hanfwurzel treffen, ihrerseits wiederum Anschwellungen (Saugnäpfe), deren Spitze in derselben Weise, wie das Wurzelende der Keimpflanze, in das Gewebe der Hanfwurzel eindringt und sich mit ihr verbindet, wobei jedoch im Saugnapf die Gefäße schon vorhanden sind und sich verlängern unmittelbar an die Gefäße der Nährpflanze legen.

In neuester Zeit hat TREYSMANN zu Buitenzorg auf Java den fast eben so kleinen und ähnlich gebauten Samen der Rafflesia Arnoldi zur Keimung gebracht, indem er selbigen in frische Einschnitte der Rinde einer Cissuswurzel streute und darauf mit etwas Erde und Blätter bedeckte. Die Wunde schloß sich bald durch Ueberwallung

Fig. 264.



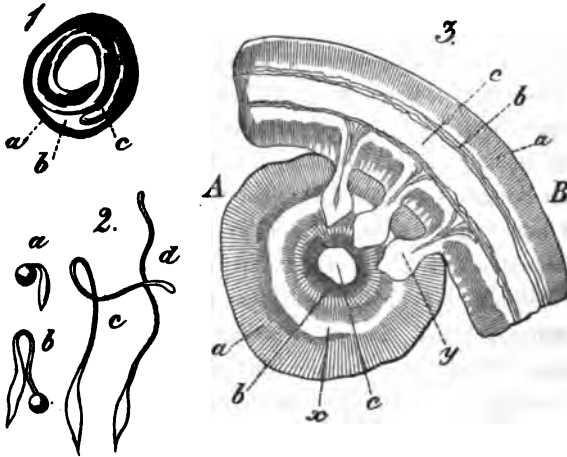
und erst nach längerer Zeit erschien in der Nähe des früheren Einschnittes kleine Rafflesien, von der Größe einer Erbse, die allmählig bis zur Größe eines Hühner-eies angeschwollen sind und wahrscheinlich später zur Blüthe kommen werden¹⁾. Die Blüten der Rafflesia brechen aus der Rinde hervor (Fig. 264).

Fig. 264. Rafflesia Patma. i Querschnitt durch eine noch ziemlich junge männliche Knospe, im Zusammenhang mit ihrer Nährpflanze (x) (Cissus verru-

¹⁾ C. Kock's Gartenzeitung 1857. No. 5. p. 36.

Bei *Cuscuta epilinum* liegt der Keim schon als aufgerollter langer Faden mit centralem Cambiumbündel im Sameneiweiß, zwei kleine Erhebungen am Plumula-Ende sind die Andeutungen der Samenlappen (Fig. 265—267). Der auf feuchte Erde ausgestreute Same keimt sehr

Fig. 265, 266 u. 267.



bald, der Faden rollt sich ab und sein etwas angeschwollenes Wurzelende, mit sehr schwach entwickelter Wurzelhaube, dringt in die Erde;

cosa); der Senker des Schmarotzers geht keilförmig fast bis zum Mark der Nährpflanze und die Rinde der letzteren (*r*) bekleidet ihn bis zu den Hüllblättern seiner Blüthe (*h*), deren Blumenblätter (*b*) noch fest zusammengeneigt sind, *a* die Antheren, welche als hängende Säckchen, etwas ins Gewebe eingesenkt, unter dem Rande der scheibenförmig endigenden Blütenachse stehen, *g* die Gefäßbündel der *Rafflesia*. 11 4 Antheren (*a*) aus einer weiter entwickelten Knospe von oben gesehen. 111 Eine derartige Anthere im Längsschnitt. (Vergl. Bd. I. p. 305.)

Fig. 265. 1 Längsschnitt durch den Samen der *Cuscuta epilinum*, *a* die Samenschale, *b* das Sameneiweiß (Endosperm), *c* der aufgerollte Keim. (Vergrößerung 5 mal. Natürliche Gröfse.)

Fig. 266. 2 Der keimende Same der *Cuscuta epilinum* in verschiedenen Stadien; bei *a* und *b* entschlüpft der Keim mit seinem Wurzelende dem Samen. (Natürliche Gröfse.)

Fig. 267. 3 Ein kleines Stück der *Cuscuta verrucosa* (*B*) mit ihrer Nährpflanze (*A*), einer *Cestrum*art, verbunden. *B* Als Längsschnitt. *A* als Querschnitt, *a* die Rinde, *b* der Holzring, *c* das Mark, *x* der Cambiumring, *y* die Saugwurzel des Schmarotzers; *a*, *b* und *c* sind für *A* und *B* gleichbedeutend. (Vergrößerung 5 mal.)

allein sobald das Sameneiweiß verzehrt ist, vertrocknet das keimende Pflänzchen. Nur wenn eine Nährpflanze dem keimenden Schmarotzer zur Hülfe kommt und er, dieselbe umschlingend, Saugwurzeln in ihr Gewebe schicken kann, wächst derselbe weiter, während seine Hauptwurzel abstirbt. Die Blätter der *Cuscuta* sind nur als kleine Schuppen ausgebildet. Auch dieser Schmarotzer keimt demnach ohne Zuthun einer Nährpflanze, er kann sich aber nur mit Hülfe der letzteren weiter ausbilden und erhalten. Dasselbe wird für alle wahren Schmarotzergewächse ohne Ausnahme gelten (*Viscum*¹⁾ p. 447).

Die Keimung der Orchideen, mit kugelförmigem Embryo ohne Sameneiweiß, hat künstlich große Schwierigkeiten, dagegen findet man im Freien häufig junge Samenpflanzen. Die ersten Stadien der Keimung waren lange unbekannt. HOFMEISTER hat sie bei *Sobralia macrantha* verfolgt und ich habe dieselben bei einer *Pleurothallis*-Art beobachtet²⁾. Meine Keimpflanzen gingen leider nach der Bildung des ersten Blattes zu Grunde; PRILLIEUX und RIVIÈRE haben dagegen aus Samen junge Pflanzen erzogen. Bei *Pleurothallis* bestehen die ersten Zeichen der beginnenden Keimung in einer Zellenvermehrung der unteren, dem Knospennunde gegenüber liegenden, Region, welche dem Plumula-Ende anderer Embryonen entspricht. Die neu entstandenen Zellen werden durch Chlorophyllbildung grün gefärbt, ihre Vermehrung dauert fort, während am Radicula-Ende, das durch die Ueberreste des Zellenstieles (p. 394) im freigelegten Embryo so recht erkennbar ist, weder neue Zellen noch Blattgrün gebildet werden. Das erste Blatt schiebt sich als wulstartiger Halbkreis unter dem flach gewölbten Vegetationskegel hervor. — Auch HOFMEISTER³⁾ sah die Bildung der Blätter unter dem Vegetationskegel. Nach PRILLIEUX und RIVIÈRE dagegen wächst der Embryo gleichfalls nur an seinem von der Micropyle weggewendeten Ende, indem sich hier die Zellen vermehren und durchbricht darauf, zu einem kreiselförmigen Körper geworden, die

¹⁾ Auch die übrigen unter 1a aufgeführten Pflanzen sind, *Monotropa* ausgenommen, Schmarotzer. Diese dagegen lebt als entwickelte Pflanze durchaus selbstständig, allein ihre Keimung ist unbekannt und wäre es möglich, daß sie gleich der *Lathraea squamaria*, die auch später selbstständig fort dauern kann, anfänglich ein Schmarotzerleben führte. (?)

²⁾ Im December 1853. Die Samen waren von Herrn O. GÖRING im Orchideenhaus des königl. botanischen Gartens zu Berlin auf nassem Torf ausgestreut. Die Bildung von Conferven veranlaßte später den Uutergang der Keimpflanzen. Auch LAMX hat die Keimung der Orchideen beschrieben.

³⁾ Botanische Zeitung 1857. p. 633.

Samenschale. Am oberen Theile desselben entstehen jetzt 2 oder 3 Knöspchen, deren Stellung unbestimmt ist und welche die genannten

Fig. 268.

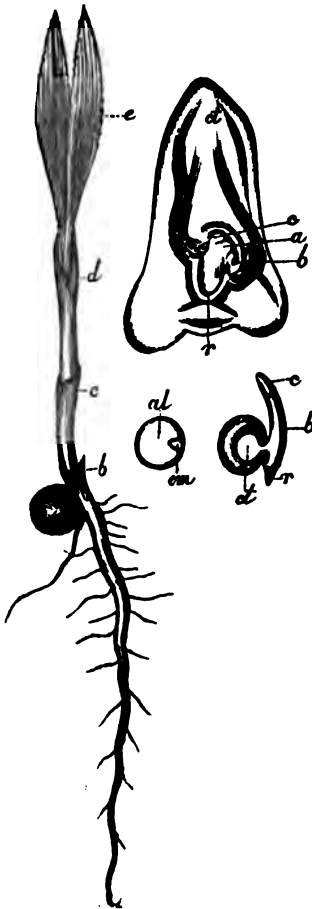


Fig. 269.

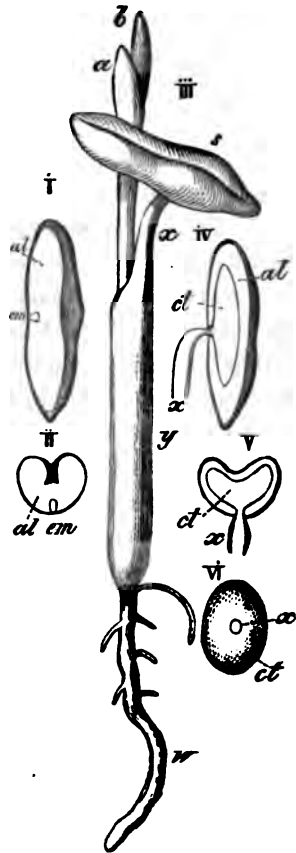


Fig. 268. Der kugelige Same der *Chamaedorea* durchschnitten vor und im Beginn der Keimung, desgleichen ein Längsschnitt durch die Mitte des Keimes vor der Keimung (25 mal vergrößert), der Cotyledon ist schon mit Cambiumbündeln versehen; endlich eine Keimpflanze, welche bereits das vierte Blatt (*e*) entfaltet hat. *a* Der Vegetationspunkt der Stammknospe, *b* das erste, *c* das zweite, *d* das dritte, *e* das vierte Blatt, *al* das Sameneiweiß, *ct* der Samenlappen, *em* der Keim.

Fig. 269. Phönix *dactylifera*. *i* und *ii* Der Same vor der Keimung im Längs- und Querschnitt, *em* der Embryo, *al* das Sameneiweiß. *iii* Die kei-

Herrn für Nebenknospen halten. Eine dieser Knospen wächst aus und bildet schuppenförmige Blätter, aber auch die zweite Knospe kann bisweilen später einen Stamm entwickeln. Die erste Nebenwurzel tritt auf gleicher Höhe mit dem zweiten Blatte aus dem Laubstengel hervor. Mit Recht bezweifelt IRMISCH¹⁾ den Mangel der Terminalknospe an der Keimpflanze der Orchideen; HOFMEISTER sowohl als auch ich haben dieselbe und die Bildung der Blätter unter ihr beobachtet; es wäre aber möglich, daß diese ersten Blätter bei Angraecum sehr rudimentär verbleiben und dadurch übersehen wurden; die Knospen würden demnach keine Nebenknospen, sondern Terminal- und Achselknospe sein.

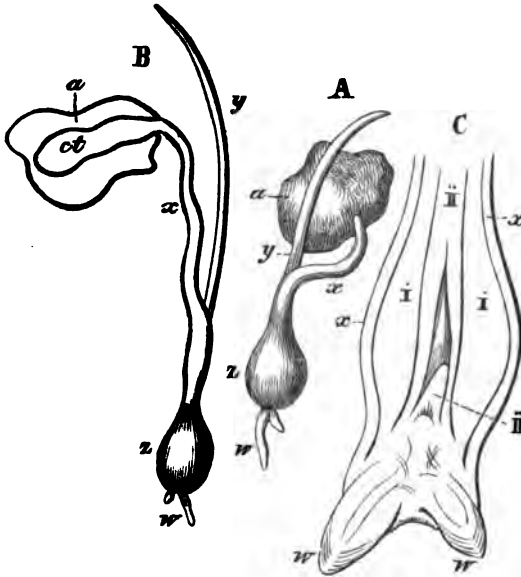
Bei der Keimung der monocotyledonen Embryonen mit Sameneiweiß (Endosperm) tritt bald nach der Wurzel, indem sich der Basaltheil des einzigen Samenlappens verlängert, auch der Vegetationskegel der Stammknospe aus dem Knospenmund des Samens hervor, während der Samenlappen selbst im Sameneiweiß bleibt und dasselbe in der schon beschriebenen Weise verzehrt. Ist die Verlängerung des Basaltheiles des stengelumfassenden Samenlappens nur unbedeutend, so erhebt sich der Stamm dicht am Samen bei Chamaedorea (Fig. 268), Triticum (Fig. 271. p. 462) und den Gramineen überhaupt, wird sie dagegen bedeutend, so entfernt sich die Ursprungsstelle des Stammes vom Samen und die Keimachse wird entweder durch diese Verlängerung des Basaltheils des Samenlappens in die Erde versenkt, wie bei vielen hochstämmigen Palmen (Phoenix dactylifera) (Fig. 269), oder der Same wird von einem längeren Stiel über den Boden emporgehoben (Gladiolus, Amaryllis (Fig. 270). Bei der Keimung der Palmen (Phoenix, Chamaedorea und nach KARSTEN auch bei Iriarte), desgleichen der Dracaena Draco und des Lolium speciosum erscheint zuerst nur eine Nebenwurzel, die aber auch bei den Palmen nicht als Pfahlwurzel gelten kann, da sie nicht unmittelbar aus dem Radicula-Ende der

mende Pflanze, *s* der Same, *x* die Verlängerung des Samenlappens, *y* der scheidenförmige, stengelumfassende Theil des letzteren, *a* und *b* die ersten Blätter der Keimpflanze, *w* die scheinbare Pfahlwurzel der Keimpflanze. *rv* und *v* Der Same im Längs- und Querschnitt aus diesem Stadio der Keimung, *ct* der Theil des Samenlappens, welcher die Aufsaugung des Sameneiweißes (*al*) besorgt, *s* der stielartig hervortretende Theil des Samenlappens. *vi* Der schildförmig gewordene, im Samen verbleibende, Theil des Samenlappens (*ct*) der vorigen Figuren freigelegt, *s* die Basis des stiel förmigen Theiles von oben gesehen.

¹⁾ IRMISCH, Biologie und Morphologie der Orchideen. Taf. VI. Fig. 49.

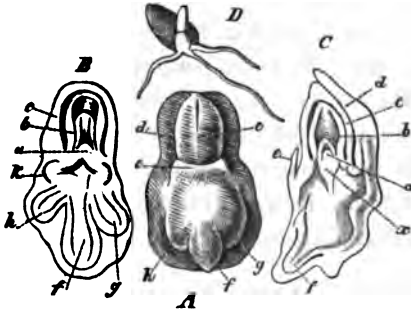
Keimachse hervorgeht, sondern sich im Gewebe desselben bildet und selbiges durchbricht. *Triticum fastuosum* (Fig. 271) und *Amaryllis longifolia* (Fig. 270)

Fig. 270.



dagegen keimen mit mehreren Nebenwurzeln. In der Regel sind unter der Plumula des reifen Samens schon vor der Keimung mehrere Blätter angelegt (bei den Gräsern, Palmen und Dracaena). Der Basalthheil der Cotyledonen umfasst bei der Keimung als scheidenförmige Röhre die ersten Blätter, welche aus einem Spalt an der Spitze desselben hervorbrec-

Fig. 271.



hen. Bei den Gramineen ist das erste, bei einigen Palmen sind mehrere Blätter scheidenartig. Der Stamm der Keimpflanze kann sich darauf als Achse mit verkürzten oder verlängerten Stengelgliedern, demnach als Zwiebel oder als schlanker Stamm, ausbilden.

Fig. 270. Keimung der *Amaryllis longifolia*. A Ein keimender Same, *a* der eiweißhaltige Same, *x* die Verlängerung des Samenlappens, *z* die junge Zwiebel, *y* die ersten Blätter derselben, *x* Nebenwurzeln. B Eine ähnliche Keimpflanze, wo der Same durchschnitten ist, *a* das Sameneiweiß, *ct* der Samenlappen. C Längsschnitt durch die junge Zwiebel (4mal vergrößert), *x* der Scheidetheil des Samenlappens, I, II und III die 3 ersten Blätter, welche durch ihre Anschwellung die junge Zwiebel bilden, während solche beim *Gladiolus* (Fig. 93. p. 20) durch die Anschwellung des Stammtheiles entstanden ist.

Der monocotyledone Embryo, welcher kein Endosperm, wohl aber Perisperm besitzt, keimt in ähnlicher Weise, indem das letztere hier die Stelle des ersteren vertritt. *Strelitzia Augusta* keimt mit einer Nebenwurzel, der Basaltheil des Samenlappens verlängert sich nur wenig; ihre Keimung entspricht den Gräsern und der *Chamaedorea*.

Die ersten Blätter der monocotyledonen Keimpflanze bleiben in der Regel unentwickelt, bei *Chamaedorea* wird erst das vierte Blatt zum Wedel, bei *Strelitzia* nähert sich dagegen schon das dritte Blatt der Gestalt seiner späteren Blätter, allein die Keimpflanze braucht viele Jahre bis sie zur Bildung der vollkommen ausgewachsenen Riesenblätter, desgleichen zur Blüthe gelangt.

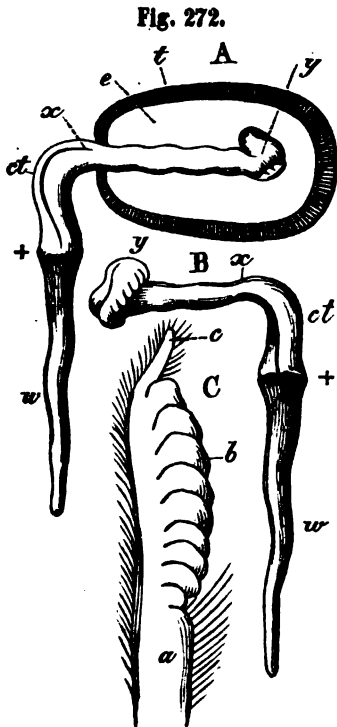
Diejenigen Dicotyledonen, deren Samenlappen im Samen verbleiben, schicken, wenn ein Sameneiweiß (Endosperm) vorhanden ist, bald nach der Pfahlwurzel ihre Plumula hervor; nur bei den Nymphaeaceen unterbleibt, nach TRÄGEL, die Bildung der ersteren, und die sich beim Keimen verlängernde Stammknospe tritt als längerer (*Nelumbium*) oder kürzerer (*Victoria*) Stiel aus dem geborstenen Samen hervor, während unter der Plumula Blätter und unter der Ansatzstelle derselben Nebenwurzeln entstehen; die Keimung dieser Pflanze entspricht, obschon zwei Samenlappen vorhanden sind, im Allgemeinen dem monocotyledonen Typus, sie erinnert an *Zostera*¹⁾, wo die Verlängerung des schildförmigen Samenlappens, durch den die junge Pflanze aus dem Samen hervortritt, mehr einer Achse als dem Basaltheil eines Blattes gleicht; unter der Terminalknospe (Plumula) liegt hier das Keimlager (GRÜNLAND Fig. 38 a). Die Nymphaeaceen besitzen ein doppeltes Sameneiweiß (Endosperm und Perisperm).

Fig. 271. A Der Keim eines Grassamens (*Triticum fastuosum*) von oben gesehen. B Als Längsschnitt von oben. C Als Längsschnitt von der Seite, a der Vegetationskegel der Stammknospe (die Plumula), unter welcher schon 3 Blätter entstanden sind, c das erste dieser Blätter (welches auf dem Querschnitt nur 2 Gefäßbündel zeigt), aus dessen Spalte beim Keimen der junge Halm hervortritt, und welches als Scheide am Grunde verbleibt, b das zweite Blatt, welches sich gleich den folgenden vollständig ausbildet, d der Samenlappen, e ein Theil desselben, aus welchem c hervortritt, f, g, h, k Nebenwurzeln, x das Keimlager unter dem Vegetationskegel (10 mal vergrößert). D Ein keimendes Samenkorn; die Nebenwurzeln f, g, h sind schon hervorgetreten.

¹⁾ GRÜNLAND, botanische Zeitung 1851. Taf. IV. Fig. 38. und HOFMEISTER, botanische Zeitung 1852. Taf. III. Fig. 36 und 37.

— Bei *Araucaria brasiliensis*, mit zwei langen halbwalzenförmigen Samenlappen, tritt durch eine mäfsige Verlängerung des Basaltheiles derselben die Keimachse, zuerst ihre Pfahlwurzel entwickelnd, hervor, und bald darauf erhebt sich zwischen den beiden Samenlappen auch die Plumula zu einem mit grünen Blättern dicht besetzten Stamme. Anfang Mai beginnt die Keimung und schon im Juni bildet die Keimpflanze ihre beiden ersten Seitenzweige, während im August ein zweiter, meistens dreigliederiger, Zweigwirtel entsteht. Die Samenlappen sind nunmehr abgestorben und die sehr tief gehende Pfahlwurzel hat reichlich Seitenwurzeln gebildet.

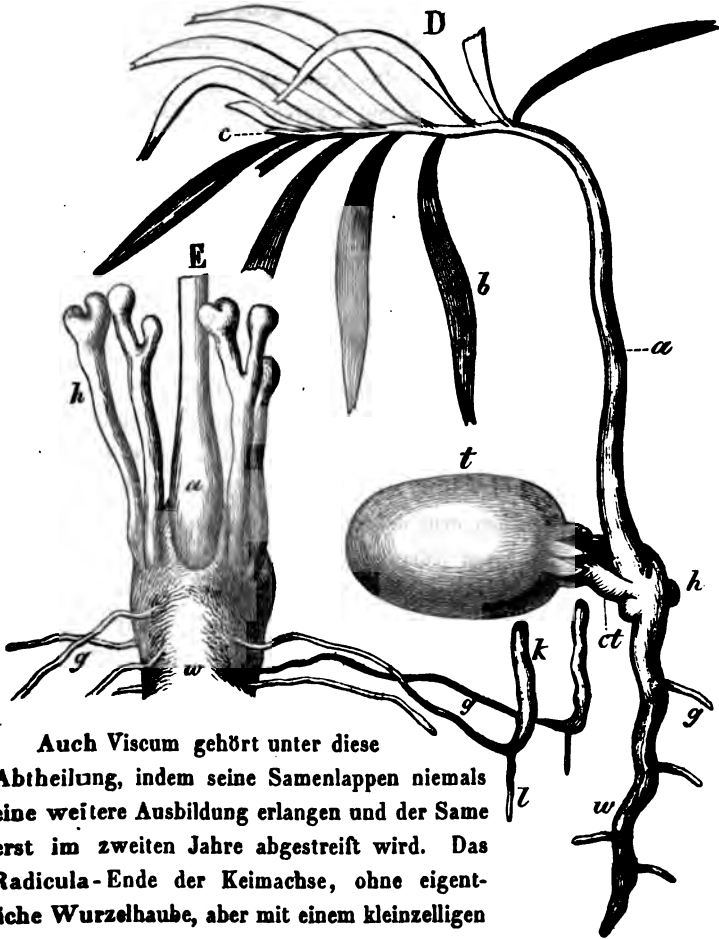
Aehnlich keimen auch die Cycadeen mit zwei an ihrer Spitze verwachsenen Samenlappen, denn auch hier tritt die Keimachse durch eine mäfsige Verlängerung des Basaltheiles der Samenlappen aus der



Micropyle des Samens hervor; die Radicula verlängert sich zuerst als Pfahlwurzel, und unter der Plumula, welche sich kaum erhebt, entsteht das erste ausgebildete Blatt (Wedel) neben einigen schuppenartigen Blättern, welche den Knospenschuppen entsprechen (*Zamia muricata*)¹⁾ und bei *Zamia spiralis* zu fehlen scheinen. Das Ende des längeren Samenlappens, mit dem kürzeren (p. 94) verwachsen, hat bei *Zamia spiralis* die Gestalt eines jungen Wedels, es verbleibt aber dennoch für immer im Samen, wird also niemals zum wirklichen Wedel ausgebildet. Schon zeitig erscheinen die ersten Anlagen der Luftwurzeln, welche im zweiten Lebensjahre, wo der zweite Wedel entsteht, senkrecht in die Höhe wachsen (Fig. 272 u. Fig. 273), während der Same noch durch die Keimblätter mit der Pflanze verbunden ist.

¹⁾ H. KARSTEN über *Zamia muricata*. Abhandlungen der Akademie der Wissenschaften zu Berlin. 1857. Taf. II. und III.

Fig. 273.



Auch *Viscum* gehört unter diese Abtheilung, indem seine Samenanlagen niemals eine weitere Ausbildung erlangen und der Same erst im zweiten Jahre abgestreift wird. Das Radicula-Ende der Keimachse, ohne eigentliche Wurzelhaube, aber mit einem kleinzelligen

Fig. 272. Keimung von *Zamia spiralis*. *A* Der Same ist der Länge nach durchgeschnitten, *t* der innere holzige Theil der Samenschale, *e* das Sameneiweiß. Die beiden Samenanlagen (*ct*) des Keimlings sind bei *x* miteinander verwachsen; nur einer derselben ist an seinem Ende (*y*) einem jungen Wedel gleich ausgebildet. Die Grenze zwischen Stamm und Wurzel (*w*) ist mit + bezeichnet. *B* Die Keimpflanze freigelegt. Die Bezeichnung wie bei *A* (beide Figuren in natürlicher Gröfse). *C* Ein ganz junger Wedel 8mal vergrößert, *a* der Wedelstiel, *b* die Fiederblätter, *c* das Ende des Wedelstiels.

Fig. 273. Keimpflanze von *Zamia spiralis*. *D* 6 Monate alt, *t* der Same mit der holzigen Umhüllung des inneren Theiles seiner Samenschale, deren

Gewebe, welches dieselbe vertritt und den Vegetationskegel der Wurzel bedeckt, versehen, tritt als walzenförmiger, grün gefärbter Faden aus dem Sameneiweiß hervor und legt sich an die Rinde des Zweiges, auf welchem der Same haftet. Die Keimung beginnt im Mai, das Wurzelende der Keimachse schwillt während des Sommers zu einer kleinen auf der Rinde haftenden Scheibe an, aber erst im Herbst dringt die Wurzel in die jugendliche Rinde der Nährpflanze. Die Mehrzahl der Keimpflanzen stirbt während des Winters oder im nächsten Frühjahr ab und nur solche, welche auf einem jungen, noch borkenlosen Zweige keimten, oder in eine Borkenritze kamen und so das lebendige Gewebe der Rinde erreichen konnten, wachsen im anderen Frühjahr weiter (Bd. I. p. 419). Die bis dahin niederliegende Keimachse erhebt sich nunmehr, beide Samenlappen vergrößern sich nicht, sie bleiben schuppenförmig; dagegen entstehen, mit ihnen abwechselnd, die beiden ersten wirklichen Laubblätter der Mistel. Im dritten Jahre kommt ein zweites Stengelglied mit zwei Laubblättern und im vierten Jahre erheben sich neben dem dritten verlängerten Stengelgliede noch zwei Seitenzweige¹⁾, deren jeder, gleich dem aus der Endknospe entstandenen Zweige, Laubblätter trägt (Fig. 274—278). Von da ab befolgt die Mistel den ihr eigenthümlichen Gang der Verzweigung (Fig. 125. p. 89). Die Wurzel der Mistel verläuft nun, sich vielfach theilend, im Parenchym der Rinde und schickt da, wo der Holzkörper der Nährpflanze Markstrahlen bilden sollte, Senker ab, welche durch den Cambiumring der Nährpflanze mit dem Holzring des letzteren wachsen (p. 156).

Die dicotyledonen Embryonen, deren Samenlappen im Samen bleiben und die kein Endosperm zu verzehren haben,

äußerer saftiger Theil bereits verloren gegangen ist, *c f* der freie Theil der mit einander verwachsenen Samenlappen, *a* der Stiel des ersten Wedels, *b* dessen Fiederblätter, *c* das Ende des Wedelstiels, *h* die Anlage zu den später nach oben wachsenden Luftwurzeln, *g* Seitenwurzeln der Pfahlwurzel *w*. *E* Partie derselben Keimpflanze, ein Jahr später, *a* der Wedelstiel, *h* die aufwärts wachsenden Luftwurzeln, *g* Seitenwurzeln der Pfahlwurzel *w*, welche zum Theil wieder einen nach oben wachsenden Theil (*k*) entsenden, während ein anderer (*l*) nach abwärts steigt. (Natürliche GröÙe.)

¹⁾ In meinen Beiträgen zur Anatomie u. s. w. habe ich, weil mir damals die jüngste Keimpflanze fehlte, die dreijährige Pflanze für zweijährig, die vierjährige aber für dreijährig gehalten. GÜMBEL'S Angaben hierüber sind durchaus richtig.

Fig. 274, 275, 276, 277 u. 278.

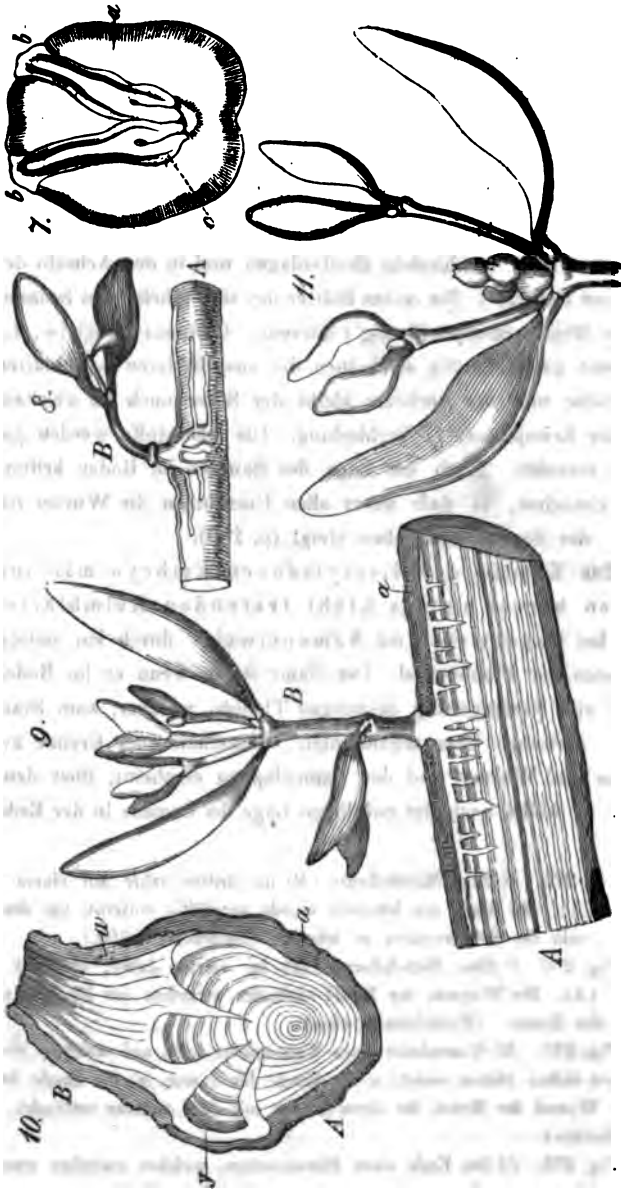


Fig. 274. 7 Längsschnitt durch den reifen Samen der Mistel, *a* das Sameneiweiß, *b* und *b* zwei Keime, *c* ein Samenlappen derselben. (Vergr. 8mal.)

besitzen sämmtlich fleischige Samenlappen, in welchen massenhaft Nährstoffe aufgespeichert sind. Durch eine Verlängerung des Basaltheils der beiden Keimblätter tritt auch hier die Keimachse hervor, ihre Radicula verlängert sich zuerst als Pfahlwurzel, sie dringt in den Boden und bald darauf erhebt sich auch die Plumula. Unter ihr sind nur in seltenen Fällen schon vorher Blätter angelegt (bei *Persea gratissima*, *Tropaeolum* und bei der Wallnuß, wo die Stammanlage schon vor der Keimung einen längeren Kegel bildet, der in zwei sich gegenüber stehenden Reihen zahlreiche Blattanlagen und in den Achseln derselben Knospen besitzt)¹⁾. Die ersten Blätter des sich erhebenden Stammes sind in der Regel schuppenförmig (*Quercus*, *Castanea*, *Juglans*, *Laurus*), und erst ganz allmählig erscheinen die ausgebildeten Laubblätter. Bei der Eiche und der Lorbeere bleibt der Same noch im zweiten Jahre mit der Keimpflanze in Verbindung. Die Nährstoffe werden ganz allmählig verzehrt. Nach der Lage des Samens im Boden krümmt sich die Keimachse, so daß unter allen Umständen die Wurzel nach abwärts, der Stamm nach oben steigt (p. 150).

Die Keimung des dicotyledonen Embryo mit aus dem Samen hervor an das Licht tretenden Keimblättern erfolgt bei Gegenwart von Sameneiweiß durch ein zeitiges Hervortreten der Pfahlwurzel. Der Same wird, wenn er im Boden liegt, durch eine Verlängerung desjenigen Theiles, welcher, zum Stamm gehörig, zwischen dem sogenannten Wurzelhals (der Grenze zwischen Stamm und Wurzel) und den Samenlappen erscheint, über den Boden gehoben, wobei nach der zufälligen Lage des Samens in der Erde dieser

• Fig. 275. 8 Eine Mistelpflanze (*B*) im dritten Jahre auf einem Tannenzweige (*A*). Die Rinde des letzteren wurde sorgfältig entfernt, um den Verlauf der Wurzeln des Scharrotzers zu zeigen. (Natürliche GröÙe.)

Fig. 276. 9 Eine Mistelpflanze (*B*) im vierten Jahre, ebenfalls auf der Tanne (*A*). Die Wurzeln der Mistel verlaufen zwischen der Rinde *a* und dem Holze der Tanne. (Natürliche GröÙe.)

Fig. 277. 10 Querschnitt eines Tannenastes (*A*), auf welchem eine Mistel (*B*) seit sieben Jahren nistet; *a* die Rinde der Tanne, *a'* die Rinde der Mistel, *y* eine Wurzel der Mistel, die einen Senker mit dem anderen verbindet. (Natürliche GröÙe.)

Fig. 278. 11 Das Ende eines Mistelzweiges, welcher zwischen zwei jungen Trieben drei junge Beeren angesetzt hat. (Natürliche GröÙe.)

¹⁾ Meins Beiträge zur Anatomie und Physiologie p. 105.

Theil ursprünglich gerade oder gekrümmt ist (Fig. 279), sich aber auch dann erhebt und wenn sein Sameneiweiß verzehrt ist, durch Entfaltung und weitere Ausbildung seiner Samenlappen die Samenschale abstreift. Während sich die Keimblätter in der Regel flach ausbreiten und oftmals an Umfang und Dicke zunehmen, erhebt sich auch die Stammknospe, unter Bildung junger Blätter, welche in der Regel schon den Blättern der späteren Zweige entsprechen (bei *Tilia* und *Coffea*) (Fig. 280). — Die Keimung der Nadelhölzer erfolgt in ähnlicher Weise

Fig. 280.

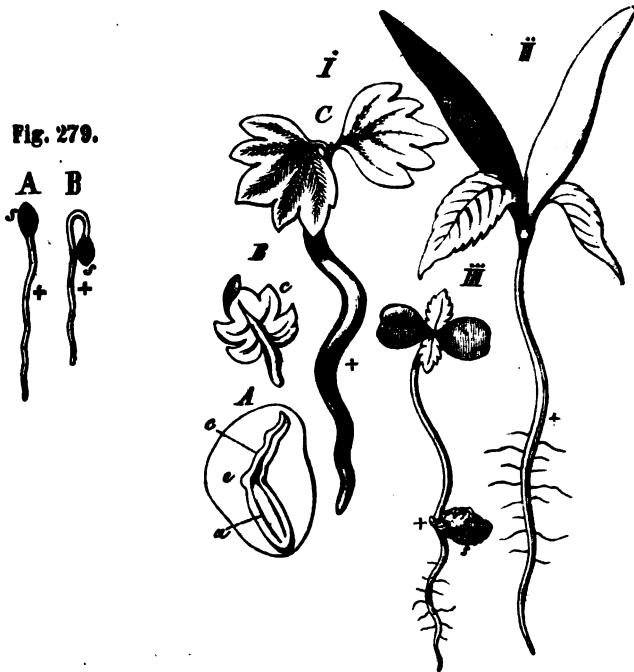


Fig. 279.



Fig. 279. Keimender Same von *Picea vulgaris*. A Bei richtiger Lage des Samens (a). B Bei verkehrter Lage des Samens, so daß eine Umdrehung der Wurzel, welche anfänglich oben hervortrat, erfolgen mußte. + Die Grenze zwischen Stamm und Wurzel.

Fig. 280. Keimung. I *Tilia europaea*. A Der Same im Längsschnitt, a die Achse des Keimes, c Samenlappen, e Sameneiweiß. B Der Keim aus dem Sameneiweiß herausgenommen. C Junge Keimpflanze mit gespaltene Samenlappen. II Die Keimpflanze von *Acer platanoides*. III Die Keimpflanze von *Ulmus campestris*. + Die Grenze des Stammes und der Wurzel.

(Fig. 281), nur sind die späteren Erscheinungen am Stamme nach den Arten verschieden; die Tanne z. B. entwickelt im ersten Jahre nur einen Blattkreis (Fig. 91. p. 14), worauf ihre Endknospe Knospenschuppen bildet (Fig. 282) und sich mit anderen Worten frühzeitig schließt (Fig. 91. p. 14). Die Fichte und die Kiefer dagegen treiben schon im ersten Jahre einen ziemlich langen, mit zahlreichen Nadeln besetzten Stamm (Fig. 86. p. 7). Diese Nadeln sind auch bei der Kiefer im ersten Jahre einfach und erst im zweiten Jahre entstehen die Doppelnadeln als verkürzte Zweige in der Achsel eines schuppenartigen, bald abfallenden Blattes (Fig. 121. p. 84). Die canarische Kiefer entwickelt erst im dritten oder vierten Jahre drei Nadeln innerhalb einer Scheide. — Sehr abweichend ist die Keimung der Ephedra (*E. campylopoda*), deren Keimblätter, nachdem die Keimachse zuerst

Fig. 281.



Fig. 282.

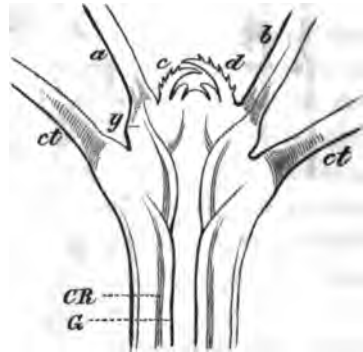


Fig. 281. I Keimpflanze von *Thuja*, II u. III Keimpflanze von *Pinus silvestris*, IV Keimpflanze von *Ephedra*. *s* der Same, welcher bei *Thuja* und *Pinus* über die Erde gehoben und wenn sein Sameneiweiss verbraucht ist, abgestreift wird (n), bei *Ephedra* dagegen in der Erde verbleibt, obschon die beiden Samenhappen wie bei *Thuja* hervortreten. Der obere Theil des Sameneiweisses, welcher mit der Kernwarze (*y*) hervortritt, vermittelt bei *Ephedra* die Ernährung durch das Sameneiweiss. + Die Grenze zwischen Stamm und Wurzel.

Fig. 282. *Abies pectinata*. Längsschnitt durch die jährige Keimpflanze im Juni. *ct* Die Samenhappen, *a* u. *b* Blätter (Nadeln) des einzigen bald nach der Keimung entstandenen Blattkreises, *c* u. *d* Knospenschuppen der schon geschlossenen Endknospe, *CR* Cambiumring, *G* Gefäßbündel. (Vergrößerung 16mal.)

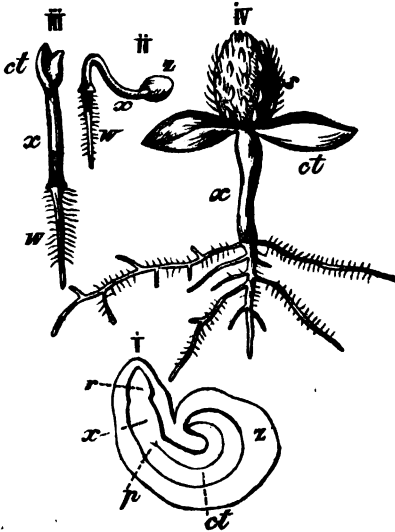
mit ihrer Pfahlwurzel hervorgetreten ist, sich gleichfalls aus dem noch nicht verzehrten Sameneiweiß, das mit dem Samen im Boden bleibt, erheben, wobei der obere Theil des letzteren, sammt der ihn bedeckenden Kernwarze als braunes vertrocknetes Mützchen, mit hervorgeschoben wird und an der Grenze zwischen Stamm und Wurzel verbleibt. Dieser obere Theil des Endosperms, dessen saftige Zelle sich bedeutend vergrößert haben, umschließt jetzt die Basis der Keimachse und vermittelt damit die Ernährung derselben durch das Sameneiweiß (Fig. 281. IV.). Die Keimblätter der Nadelhölzer bleiben nach den Arten 1 — 3 Jahre an der Keimpflanze.

Bei *Euphorbia canariensis* wird, sobald das Sameneiweiß verzehrt ist, die Samenschale abgestreift, und erst darauf erhebt sich die Stammkeimspitze unter Bildung abwechselnd zweigliederiger Blattwirtel. Einige Wochen später erkennt man schon die Anlage zum vierkantigen Stamm, der sich immer mehr ausdehnt und verlängert und so bald zu einer vierkantigen ziemlich dicken Säule wird, während der über der Erde befindliche Theil unterhalb der Samenlappen dünner und walzenförmig verbleibt. Die einjährige Pflanze auf dem Barrancos um Sa. Cruz de Tenerife hat einen bis 3 Zoll langen und $\frac{1}{4}$ — 1 Zoll starken vierkantigen Stamm, dessen Blätter schon die normale Gestalt (Fig. 148. p. 122) besitzen. Die Bildung der Zweige erfolgt erst nach mehreren Jahren. — Der Same der *Coffea*, dessen Embryo nur sehr kleine Samenlappen besitzt, vergrößert dieselben nach Verzehrung des Sameneiweißes bedeutend, so daß seine Keimpflanze, wenn der Same abgestreift ist, dem Keimling der Buche gleicht. — Bei der *Anona* bleibt die Samenschale in der Regel an dem ersten Blatt der Keimpflanze hängen.

Die dicotyledonen Embryonen, deren Samenlappen sich über die Erde erheben und denen kein Sameneiweiß zu verzehren bleibt, treten ebenfalls durch Verlängerung der Keimachse mit ihrer Pfahlwurzel zuerst hervor, ihre Keimblätter entfalten sich bald darauf, sie wachsen in der Regel noch bedeutend, werden groß und grün und bleiben so lange an der Pflanze, bis die am Stammtheil entstandenen Laubblätter ausgebildet sind. In der Regel entsprechen die letzteren schon von Anfang an den nachherigen Laubblättern, doch sind die beiden ersten Blätter immer gegenständig, selbst wenn die folgenden einzeln stehen und Nebenblätter besitzen, welche dem ersten Blattpaare zu fehlen pflegen, oder wenigstens nur

angedeutet sind (*Fagus*, *Betula*, *Alnus*, *Acer*) (Fig. 280. II. p. 469). — Bei *Opuntia Ficus indica* werden die ursprünglich nur sehr kleinen Samenlappen groß und fleischig und erst, wenn sie vollständig ausgebildet sind, erhebt sich der Vegetationskegel der Plumula, unter sich kleine Blätter bildend, zum fleischigen, flach gedrückten Stamm, der die *Opuntia* charakterisirt; dieser wächst noch im zweiten Jahre, vielleicht auch im dritten, an seiner Spitze weiter, bildet alsdann aber aus Achselknospen einen oder mehrere Zweige, die ihm ähnlich sind, womit das Längenwachsthum der Hauptachse abgeschlossen ist. Die Seitenzweige aber verlängern sich nur innerhalb einer Wachsthumperiode. Der Stamm unter den Samenlappen bleibt dünner und walzenförmig, er entspricht im Bau der

Fig. 283.



Wurzel, unterscheidet sich übrigens von ihr durch den Mangel der Wurzelhaare. Die Pfahlwurzel, welche nicht tief geht und bald abstirbt, entsendet sehr bald wagrecht kriechende Nebenwurzeln (Fig. 283). Die Keimung der *Opuntia* hat mit der Keimung der *Euphorbia canariensis* (p. 471) große Ähnlichkeit. — Die Keimpflanzen der *Pereskia aculeata* sind anfänglich von den Keimpflanzen der *Opuntia* gar nicht zu unterscheiden; sobald sich aber der Stamm zwischen den Samen-

Fig. 283. *Opuntia Ficus indica*. I Der Same im Längsschnitt, *x* die Keimachse, *p* die Plumula oder Stammknospe derselben, *ct* die Samenlappen, *r* die Radicula oder die Wurzelknospe des Keimlings, *z* die sehr holzige Samenschale. (Vergrößerung 8 mal.) II Der keimende Same bei wagrechter Lage des letzteren in der Erde. III Etwas später, nachdem sich die Achse (*x*) aufgerichtet hat und die Samenschale (*z*) abgestreift ist; die abwärts gehende Pfahlwurzel ist die directe Verlängerung der Radicula. IV Eine Keimpflanze nach 3 Monaten. Ueber den nunmehr großen, saftigen Samenlappen hat sich der eigentliche Stamm (*s*) mit seinen kleinen, bald abfallenden Blättern gebildet. Die Pfahlwurzel hat wagrecht streichende Seitenwurzeln entsendet. Die stielrunde Achse (*x*) hat sich nicht verlängert und nur wenig verdickt, sie gleicht im Bau der Wurzel.

lappen erhebt und dessen Stengelglieder sich strecken und große fleischige Blätter entwickeln, ist die junge *Pereskia* unverkennbar. Die Samenlappen beider bleiben bis zum Anfange des zweiten Jahres.

Zu den wenigen dicotyledonen Pflanzen, welche mit einem Samenlappen keimen, gehört auch *Cyclamen*; der junge Embryo besteht aus einer ziemlich langen, walzenförmigen Keimachse mit einem noch längeren halb stengelumfassenden Blatte, dessen Ränder einwärts gerollt sind, dieselbe liegt nicht ganz centrisch im hornartigen Sameneiwolf, von einem zweiten Blatte ist keine Spur

vorhanden. Beim Keimen tritt diese Keimachse, deren Radicula-Ende sich nicht unmittelbar zur Pfahlwurzel ausbildet, sondern in der Regel mehrere Nebenwurzeln ausschießt, aus dem Samen hervor, welcher noch längere Zeit die Blattfläche der Keimlappen umschließt, während der Blattstiel sich bedeutend verlängert. Die Keimachse ist derweil zu einer kleinen Knolle angeschwollen, sie wächst kaum in die Länge, aber dehnt sich mehr und mehr in die Breite, so daß sie im Alter die Gestalt eines Käses annimmt. Wenn der einzige

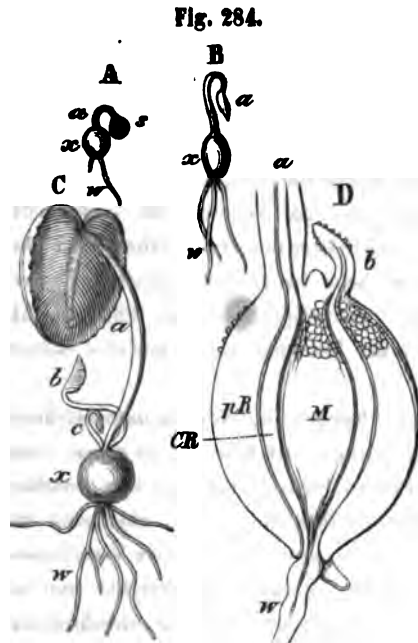


Fig. 284.

Samenlappen endlich die Samenschale abgestreift hat, so entfaltet er sich und ist alsdann den später erscheinenden Blättern in allen Stücken

Fig. 284. *Cyclamen europaeum*. A Keimender Same, *s* die Samenschale, *a* der Blattstiel des Samenlappens, *x* die Achse der Keimpflanze, *w* Wurzeln. B Etwas ältere Keimpflanze. Die Bezeichnung wie vorhin. C Noch ältere Keimpflanze. Der Samenlappen *a* entspricht vollkommen den nachherigen Blättern *b* u. *c*. D Längendurchschnitt von B, *m* Mark, *cbR* Cambiumring, *pR* primäre Rinde, *a* Blattstiel des Samenlappens, *b* erstes Blatt, *w* Wurzel. (Vergrößerung 15 mal.)

gleich. Cyclamen ist die einzige mir bekannte dicotyledone Pflanze, welche mit Nebenwurzeln keimt und deren einziger Samenlappen dem Laubblatte durchaus gleich geformt und gebaut ist (Fig. 284)¹⁾. *Eryobotrya japonica* dagegen, welche angeblich in monocotyledoner Weise keimen soll, keimt in der Wirklichkeit mit einer richtigen Pfahlwurzel, ihr Keim ist überhaupt normal gebaut, allein nicht selten treten bald nach der Hauptwurzel eine oder mehrere fast eben so starke Nebenwurzeln hervor, welche diese Täuschung veranlassen. Häufig bilden sich bei *Eryobotrya* auch, fast gleichzeitig, mehrere, bis 3, junge Stämme, die mit einander aus der gesprengten Samenschale hervortreten und wahrscheinlich aus den Achselknospen der beiden schon im Keim vorhandenen ersten Blätter entstanden sind.

Der Baobab (*Adansonia digitata*), dessen Same nur noch sehr schwache Ueberreste eines Endosperms besitzt, welches die hin- und hergebogenen, zerknitterten Samenlappen umgiebt, hat eine Keimpflanze, die an der Grenze des Stammes und der Wurzel, am Wurzelhals, knollenartig angeschwollen ist. Die Blätter des ersten Jahres sind einfach und erst im zweiten Jahre erscheint das zusammengesetzte Fingerblatt mit 7 Einzelblättern, wie überhaupt bei vielen Pflanzen mit zusammengesetzten Blättern bei der Keimung zuerst einfache Blätter erscheinen.

Es konnte hier nicht meine Absicht sein, eine Zusammenstellung aller bis jetzt bekannten Erscheinungen der Keimung zu geben, denn 1. kann ich wamöglich Alles kennen, was hierüber in den verschiedenen Büchern und Zeitschriften veröffentlicht ist, 2. aber sind die Untersuchungen, welche wir über diese, sowie über andere Verhältnisse im Pflanzenleben besitzen, von sehr verschiedenem Werthe; nun ist es aber sehr gefährlich aus den Wahrnehmungen der verschiedenen Beobachter ein System zu bauen, weil hier der Grund, auf dem das Gebäude aufgeführt wird, nicht überall von gleicher Festigkeit ist. Ich habe deshalb aus meiner eigenen Erfahrung diejenigen Beispiele gewählt, welche mir besonders tauglich scheinen, um die verschiedenen Formen der Keimung nach dem Bau und der chemisch-physika-

¹⁾ Nach TRAVIRANUS (Bot. Ztg. 1846) ist der Keim der *Fingicula* ähnlich gebaut; auch hier ist eine längere Keimachse und ein einziges Blatt vorhanden, welches nach seiner Entfaltung von den späteren Blättern nicht verschieden ist. Der Keim der *Utricularia* soll nach R. BROWN, BISCHOFF und NEES sich ähnlich verhalten. Auch *Trapa* keimt mit einem Samenlappen (HOFMEISTER in PRINGSHEIM'S Jahrbücher Bd. I. p. 107).

machen Beschaffenheit des Samens darzustellen. **IMMISCH** hat nach dieser Seite hin sehr viel geleistet und wäre es sehr zu wünschen, daß derselbe seine gesammelten Erfahrungen über die Keimung einmal übersichtlich mittheilen wollte. Die einzelne Beobachtung verliert sich unter der Masse, eine Zusammenstellung vieler Beobachtungen aber gewährt eine Einsicht in das Bildungsgesetz und seine Abweichungen nach den vorhandenen physikalischen Verhältnissen (nach der Structur und chemischen Zusammensetzung) des einzelnen Falles.

Die wesentlichen Eigentümlichkeiten einer Pflanze zeigen sich schon bei der Keimung. Die Milchsaft führenden Gewächse (*Euphorbia*) haben, so wie die Keimpflanze den Samen verläßt, schon Milchsaftgefäße; die *Euphorbia canariensis* entwickelt sofort ihren kantigen, die *Opuntia Ficus indica* dagegen ihren flach gedrückten, fleischigen Stamm, die *Pereskia* aber macht von Anfang an holzige verlängerte Stengelglieder. Die Keimpflanze der Erle bildet schon in den ersten Wochen an ihren Wurzeln knollenartige Anschwellungen (Fig. 157. p. 147). Nach der anderen Seite aber zeigt sich wieder ein allmähliges Aufsteigen mit der Kräftigung der jungen Pflanze, die ersten Blätter sind vielfach unentwickelt (p. 468) und bei Pflanzen mit zusammengesetzten Blättern im ersten Jahre einfach; der Stammtrieb des ersten Jahres ist in der Regel kurz, er wird dagegen in den folgenden Jahren ganz allmählig immer kräftiger. Bei der einjährigen Pflanze geht alles schneller, die Entwicklungsperioden werden bei ihr viel rascher durchlaufen. Nur in sehr seltenen Fällen kommen mehrjährige Pflanzen schon im ersten Jahre zur Blüthe; so hat der Oberförster **BENDA** auf einem Eichenpflanzbeet im Forstrevier Altenplatow 1854 eine einjährige Eiche gefunden, welche 4 nicht vollständig entwickelte Eicheln gebildet hatte¹⁾.

b) Die Fortpflanzung durch Knospen.

(Ungeschlechtliche Vermehrung.)

§. 87. Bei der Vermehrung durch Knospen hat man zu unterscheiden²⁾:

¹⁾ **HANSTEIN** in der botanischen Zeitung 1855. p. 390.

²⁾ Zur Literatur über die Vermehrung durch Knospen: **IMMISCH**, Hypocotyledonische Adventivknospen. Bot. Ztg. 1857. — Ders., Biologie und Morphologie der Orchideen und zahlreiche andere, in verschiedenen Zeitschriften zerstreute Aufsätze.

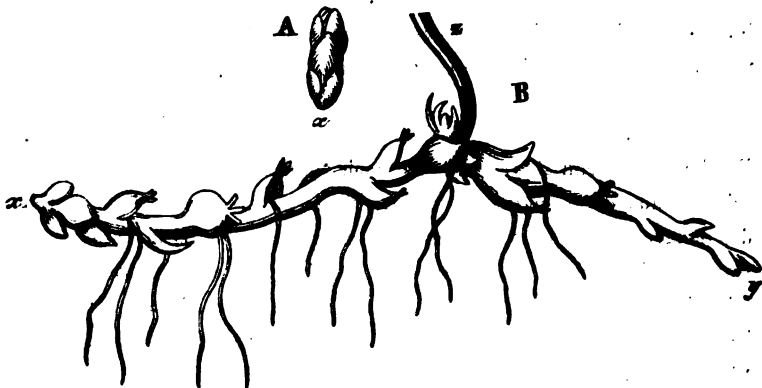
1. Knospen, welche sich als solche von der Mutterpflanze ablösen und für sich zu einer neuen selbstständigen Pflanze werden (Brutknospen).
2. Knospen, die am Stamme entstehen und, mit der Mutterpflanze längere oder kürzere Zeit in Verbindung bleibend, einen neuen Stamm bilden, der wenigstens zuerst unselbstständig ist, später aber häufig selbstständig wird oder werden kann (Stamm- oder Stockausschlag).
3. Knospen, die an der Wurzel entstehen und, mit ihr längere oder kürzere Zeit in Verbindung, einen neuen Stamm erzeugen, der gleichfalls später selbstständig werden kann (Wurzelausschlag).

Die Brutknospen entstehen als Axillar- oder Adventivknospen, sie bilden sich demnach sowohl am Stamme als auch auf den Blättern, und lösen sich entweder frühe, im Zustande einer blattlosen Achse, häufiger aber als durch Knospenschuppen geschützter Stammenfang von ihrer Mutterpflanze. Nicht selten werden sie auch, z. B. bei den Brutknospen, welche auf den Farnkrautblättern erscheinen, als kleine schon mit ausgebildeten Blättern versehene Pflanzen frei. Das Blatt, auf dem sie wachsen, versieht alsdann den Dienst des Vorkeims, der auf geschlechtlichem Wege entstandenen Farnpflanze, denn in beiden Fällen wird die junge Pflanze erst frei, wenn sie sich selbst ernähren kann, demnach Wurzeln und Blätter gebildet hat. Die aus einer Brutknospe entstandene dicotyledone Pflanze hat natürlich niemals eine Pfahlwurzel. — Brutknospen, welche sich mit Knospenschuppen, aber ohne Laubblätter von der Mutterpflanze lösen, besitzt *Dentaria bulbifera* (Fig. 285 A). Diese können, durch die festen Knospenschuppen geschützt, gleich dem Samen der meisten Pflanzen im ruhenden Zustande überwintern; aus ihnen bildet sich dann später das wagrecht verlaufende Rhizom (Fig. 285 B). Hier, desgleichen bei *Lilium bulbiferum*

-
- HARTIG, T., Adventivknospen der Lenticellen. Bot. Ztg. 1853. p. 513. — Ders., Entwicklung der sogenannten Knospenwurzeln. Bot. Ztg. 1854. p. 1.
 MÜNTER, J., Eigenthümlichkeiten in der Vermehrung durch Knospen. Botanische Zeitung 1845.
 SCHACHT, Fortpflanzung der deutschen Orchideen durch Knospen. S. Beiträge zur Anatomie u. s. w. p. 115—147.
 TRÉCUL, Recherches sur l'origine des bourgeons adventifs. Annal. des sciences. VIII. p. 38.
 TRÉVIRANUS, Hybernacula von Potamogeton und Hydrocharis. Bot. Ztg. 1857. p. 697.

und einigen *Allium*-Arten, ferner bei einigen *Watsonien* und *Furcroya gigantea* entstehen die Brutknospen in der Achsel eines Blattes, sie lösen sich, wahrscheinlich durch Bildung einer Korkschiebt, mit glatter Fläche von der Mutterpflanze. Bei *Furcroya* erscheint regelmäßig neben jeder Blüthe noch eine andere Knospe, die wenn die Blume abgefallen ist, sich als Brutknospe entwickelt. Die Blüthen dieser Pflanze, mit gut ausgebildetem Blütenstaub und normalen Samenknospen, denen sogar die Keimkörperchen nicht fehlen, setzen niemals an, dagegen

Fig. 285.



kommt die Brutknospe fast in allen Fällen zur Ausbildung. Der bis 40 Fufs hohe Blüthenschaft (ein pyramidenförmiger, sich weit ausbreitender Blütenstand), welcher in 6 Monaten seine volle Länge und Stärke erreicht, ist nach der Blüthe mit Brutknospen übersät, welche noch ein volles Jahr auf ihm verbleiben und durch ihn ernährt werden. Als walnufsgroße Zwiebeln mit grünen Schuppenblättern fallen sie darauf im zweiten Jahre, meistens schon mit Wurzeln versehen, nach einander vom Blüthenschaft und siedeln sich am Boden an. Viele Tausende junger Pflanzen erheben sich alsbald um die Mutterpflanze, die, wenn der Blüthenschaft aus der Endknospe hervorgegangen war, gleich der *Agave americana* allmählig absterbt¹⁾. Diese dagegen, welche

Fig. 285. *Dentaria bulbifera*. A Eine Brutknospe, in der Achsel eines Blattes entstanden. B Der Wurzelstock aus einer solchen Brutknospe hervorgegangen, x die Basis derselben (vergleiche A. x) y die Endknospe, z der überirdische Trieb, aus einer Achselknospe dieses Wurzelstockes.

¹⁾ Die *Furcroya* blüht oftmals im 8. oder 9. Jahre aus der Endknospe, treibt indess schon mehrere Jahre vorher aus Achselknospen kleine Blüthen-

reichlich Samen ansetzt, bildet, so weit ich beobachtet, keine Brutknospen.

Am unterirdischen Ausläufer des *Epipogon Gmelini* entstehen zahlreiche kleine stärkmehlhaltige, kugelige Achselknospen, die, wenn der saftige Ausläufer verfault, frei werden und sich selbstständig zu neuen Pflanzen entwickeln. Die kleinen, gleichfalls stärkmehlhaltigen, Brutknospen der *Ranunculus Ficaria*, welche, wenn die Mutterpflanze vergangen ist, oftmals in Menge bei einander liegen und die Sage vom Getreidereggen veranlaßt haben, sind an ähnlichen Ausläufern entstandene Achselknospen, welche noch überdies durch die Richtung ihres Vegetationskegels nach dem Anheftungspunkt interessant erscheinen¹⁾. Bei einigen *Gagea*-Arten sollen ähnlich gebaute Brutknospen vorkommen.

Auch die sogenannten Knollen der Orchideen sind, wenn man will, Brutknospen, denn sie trennen sich noch vor der Bildung ihres Blüthenschaftes aus der Endknospe von der Mutterpflanze, mit der sie durch den längeren oder kürzeren Basaltheil einer Nebenwurzel in Verbindung standen (Fig. 96. p. 23). Aus der Vereinigung einer Stammknospe mit einer Wurzelknospe hervorgegangen, sind sie die einzigen mir bekannten Brutknospen mit einem Wurzelende, das sich auch in vielen Fällen gleich der *Radicula* des dicotyledonen Keimes zur Pfahlwurzel ausbildet (bei *Habenaria* [Fig. 97. p. 24] und *Gymnadenia*), häufiger aber nicht weiter verlängert wird (*Ophrys*, *Herminium*) (Fig. 96. p. 23). — Die Zwiebelbrut der Zwiebelgewächse, welche aus Achselknospen in den Zwiebelschalen entstehen, gehört ebenfalls hierher (Fig. 93. p. 20 u. Fig. 100. p. 30). Die Trennung der Brutknospe von der Mutterpflanze kann früher oder später und auf verschiedene Weise, entweder durch ein Ablösen mittelst einer vertrocknenden horizontalen Schicht, oder durch den Untergang des Mutterexemplars erfolgen; die Knospe selbst kann gleich dem Samen längere Zeit ruhen oder sofort auswachsen. Viele Wassergewächse unserer Breiten (*Sagittaria*, *Hydrocharis*, *Potamogeton*) überwintern durch Brutknospen, welche *TREVIRANUS* deshalb sehr treffend *Hibernacula* genannt hat.

Der Stammausschlag erfolgt durch Knospenbildung am Stamm. Viele Orchideen (*Cephalanthera*, *Epipactis*, *Cypripedium*, *Spiranthes*,

stände, die, wenn die Endknospe zur Blüthe kommt, ebenfalls nicht fehlen (auf Madeira).

¹⁾ OSCHATZ, Ueber die Ursache des Getreidereggen. Berlin 1848.



Bananen.

Rechts eine *Musa Cavendishi*, links eine *Musa sapientum*, mit einer einjährigen und einer zweijährigen aus Achselknospen des Wurzelstockes entstandenen Tochterpflanze.

Sturmia und Malaxis) vermehren sich auf diese Weise, nämlich durch Achselknospen, am Rhizom entstanden. Auch die Bananen-Arten vervielfältigen sich durch Achselknospen, die am unteren Theil des Stammes gebildet, sich bald selbst bewurzeln und als junge Stämme neben ihrem Mutterstamm emporwachsen, und später von ihm getrennt, zu selbstständigen Pflanzen werden. Selbst die Dattelpalme entwickelt auf ähnliche Weise um ihren Stamm reichlich junge Exemplare. Das Zuckerrohr wird durch Stockausschlag erzogen und zwar auf zweierlei Weise, entweder durch Zurücklassung des unteren Theiles der Pflanze im Boden, oder durch Stecklinge, wozu man den oberen Theil des nicht blühbaren Schaftes wählt und selbigen in geneigter Lage (etwa im Winkel von 45°) in den Boden steckt. Jede Achselknospe des Stecklings erhebt sich hier als neuer Schaft, welcher durch das Stammstück in der Erde mit eben so viel Schäften in Verbindung bleibt, als Knospen an demselben getrieben haben. Die zweite, auf Madeira gebräuchliche, Culturmethode soll vortheilhafter sein. — Die Weise, wie wir die Kartoffel bauen, gehört ebenfalls zur Vermehrung durch Stockausschlag, weil die Achselknospen eines zur Knolle angeschwollenen unterirdischen Stengels sich als neue Stämme erheben¹⁾. Das großartigste mir bekannte Beispiel eines Stockausschlages endlich liefert *Persea indica*. Im Walde von Agua Garica auf Tenerife findet man alte Stücke dieses Baumes, die, mit Moosen und Farnkräutern dicht bewachsen, keinen Stammüberresten, wohl aber Felsenblöcken gleichen und über 30 Fufs im Umfang haben; auf ihnen ruhen, aus Stockausschlag entstanden, in der Regel mehrere mächtige Stämme mit dicht belaubten Kronen, von einer noch größeren Zahl junger, kerzengrader Schütze umgeben. Der Mutterstamm muß sicher ein tausendjähriges Alter and darüber besitzen²⁾.

Der Wurzelausschlag, durch Knospenbildung an der Wurzel, ist nicht weniger verbreitet. Die Espe (*Populus tremula*) wird durch ihn fast unausrottbar. Sogar die Schmarotzergewächse vermehren sich, unter Umständen, durch Wurzelausschlag. Die *Cuscuta verrucosa* bildet, wenn man ihre rankenden Zweige von der durch sie befallenen Nährpflanze reißt, so daß die in selbige eingedrungenen Wurzeln unter der Rinde verbleiben, Anschwellungen, in welchem

¹⁾ Die Triebe der Kartoffelknolle entwickeln sich nur unter Abschluß des Lichtes. (Mein Bericht über die Kartoffel und ihre Krankheiten p. 4).

²⁾ Mein Bericht über Madeira und Tenerife. Taf. VI.

Nebenknospen entstehen, die als neue Zweige des Schmarotzers, und zwar nur selten einzeln, aus der Rinde hervorbroschen. Auch die Mistel (*Viscum album*) macht, wenn ihre Stämme vom Winde abgrobroschen oder von den Monochen heruntorgeschlagen wurden, aus der im Parenchym der Rinde der Nährpflanze fortwachsenden Wurzel eigenthümliche Anschwellungen, welche zuerst kleine kuppelförmige Erhebungen unter der Rinde bilden, darauf dieselbe durchbrechen, eine grüne Farbe annehmen und sich mit einer festen Oberhaut bekleiden. Im Gewebe dieser kleinen grünen Scheiben entstehen alsdann in der Regel mehrere Adventivknospen, welche als kleine Stämme mit zwei grünen Blättern hervortreten und, wenn sie einzeln stehen, leicht für zweijährige Keimpflanzen, mit denen sie die größte Aehnlichkeit haben, gehalten werden können. Oft bildet eine gerade streichende, etwa einen Fuß lange Mistelwurzel auf der Tanne, innerhalb kurzer Abstände eine ganze Reihe, durch Wurzelanschlag entstandener Pflanzen. Die Rafflesien möchten sich vielleicht ähnlich verhalten, da Zweige der *Cissus verrucosa* in der Regel reihenweise den Schmarotzer tragen.

Cycas revoluta scheint gleichfalls Wurzelanschlag zu bilden, doch bin ich nicht ganz sicher, ob die jungen Pflanzen, welche zahlreich den starken Mutterstamm umgeben (auf Madeira), aus Nebenknospen an der Wurzel, oder aus Achselknospen an unterirdischen Ausläufern entstanden sind. Die Anona-Arten lassen sich besser und sicherer aus eingegrabenen Wurzelstücken als durch Stammstecklinge vermehren. Die Batata (*Convolvulus Batatas*), deren Knollen, wie bei der Dahlie, Wurzelanschwellungen sind, lassen sich durch Stammstecklinge, aber auch durch diese Knollen, welche sehr leicht und zahlreich Nebenknospen bilden, fortpflanzen.

Im Allgemeinen darf man wohl annehmen, daß alle Gewächse, welche leicht Nebenknospen bilden, auch Stock- oder Wurzelanschlag erzeugen können; die Nadelhölzer, welche, mit wenigen Ausnahmen, sehr schwierig Nebenknospen erzeugen, lassen sich deshalb nur durch Samen fortpflanzen. *Pinus canariensis* und die amerikanischen Kiefern dagegen, welche leicht Nebenknospen hervorbringen, möchten sich auch durch Stock- und Wurzelanschlag, desgleichen durch Stecklinge vermehren lassen. Die Tanne bildet, wenn ihre Wurzeln frei liegen und überdies eine Verletzung erlitten haben, auf der Vernarbungsfläche bisweilen Nebenzweige, welche am Stamm unter ähnlichen Verhältnissen gleichfalls hervortreten. Der Stamm der canarischen Kiefer aber

ist nicht selten, zumal wenn er viele Aeste verloren hat, mit jungen, aus Nebenknospen entstandenen Zweigen vollständig bedeckt.

Durch Ableger und Stecklinge vermehrt man künstlich die Pflanzen und erhält auf diese Weise nicht allein die Art, sondern auch die Varietät. Stecklinge, auf den Stamm derselben oder einer verwandten Art gepflanzt, werden Pfropfreiser oder Edelreiser genannt, sie treten durch Verwachsung der lebendigen Theile mit einander zu dem Stamm, auf den sie gepfropft sind und den man Wildling nennt, in dasselbe Verhältniß, welches die Mistel als Schmarotzerpflanze zu ihrem Nährstamm einnimmt. Dieselben bewahren, obschon theilweise durch den Saft des Wildlings ernährt, dennoch ihre Eigenthümlichkeiten, die sich bei den Obstbäumen bisweilen sogar in dem Grade der Stammverdickung zeigen, so daß der aus dem Edelreis entstandene Theil sich stärker als der dem Wildling angehörige Theil verdickt, wodurch der betreffende Stamm einer maurischen Säule mit mächtigem Capital ähnlich erscheint, oder umgekehrt. Die Knospe, mit welcher man oculirt, kann als Brutknospe auf dem Wildling betrachtet werden (p. 78). Der Steckling macht im Boden seine eigenen Wurzeln, das Pfropfreis aber erhält durch die Wurzeln des Wildlings seine Nahrung.

Die Bananen mit essbaren Früchten (*Musa sapientum*, *paradisiaca* und *Cavendishi*), welche bekanntlich niemals keimfähigen Samen bringen, vermehren sich selbst durch Stockausschlag und haben sich auf diese Weise seit der geschichtlichen Zeit vermehrt. Die *Colocasia antiquorum*, welche nur sehr selten blüht, wird auf Madeira durch Stecklinge gezogen, wozu der obere Theil der Pflanze verwendet wird, in gleicher Weise zieht man dort die Batate aus dem oberen Theil ihres rankenden Stammes. Der Feigenbaum wird gleichfalls auf Madeira, da seine Samen dort ohne Keime sind, nur durch Stecklinge fortgepflanzt, und unsere Weiden- und Pappelarten werden meistens auf dieselbe Weise vermehrt u. s. w.

Die Bildung über- und unterirdischer Ausläufer, durch welche sich viele Pflanzen vermehren, oder mit einander in Verbindung bleibend, wahre Colonien bilden, ist außerdem für die Morphologie und beschreibende Botanik, interessant, und für die Landwirthschaft (nach HANSTEIN¹⁾ für den Wiesenbau) wichtig; ich will nur an die *Carex arenaria* erinnern.

¹⁾ HANSTEIN, Ueber die Bedeutung unterirdischer Sprossen für das pflanzliche Leben. Flora 1857. p. 753—755.

Wie bei Entstehung der jungen Pflanze aus dem Samen, so sind auch bei der ungeschlechtlichen Vermehrung vielfach Nahrungsstoffe für die junge Pflanze aufgespeichert. Die Kartoffelknolle und die Batatenknolle, obschon verschiedenen Ursprunges, ernähren die aus ihnen hervorgegangenen jungen Pflanzen zuerst durch das in ihnen aufgespeicherte Stärkmehl, wie das Sameneiweiß den Keim des Getreides, oder der Samenlappen der Eiche und Kastanie ihre Keimachse ernähren, sie verschrumpfen und verfaulen, wenn die Nahrungsstoffe verzehrt sind, gleich den Samenlappen, wenn selbige nach Verlust ihrer Nahrungsstoffe, zum Haushalt der Pflanze überflüssig werden.

Wo die Samenbildung vorherrscht, da ist die ungeschlechtliche Vermehrung beschränkt; die *Watsonia*-Arten, welche auch Brutknospen bilden, geben nur sparsam keimfähige Samen. Die Coniferen im Allgemeinen vermehren sich nur auf geschlechtlichem Wege; die Bananen¹⁾ mit essbaren Früchten dagegen und die *Furcroya gigantea* pflanzen sich nur durch Seitensprosse und Brutknospen fort.

XIX. Die Lebenserscheinungen der Gewächse.

Die Bewegungserscheinungen im Pflanzenreich.

§. 86. Die Bewegungen im Pflanzenreich sind sowohl nach der Weise ihres Auftretens, als auch nach ihrer Ursache, wesentlich verschieden, allein es ist zur Zeit in vielen Fällen nicht möglich, die letztere mit der nöthigen Schärfe zu bestimmen und aus ihren Erfolgen nachzuweisen. Gestützt auf die freilich noch sehr mangelhafte Kenntniß dieser Phänomene kann man 6 Arten der Bewegung unterscheiden.

1. Eine scheinbar willkürliche²⁾ Bewegung, mit einer Ortsveränderung des ganzen Organismus verbunden, welche den Schwärmsporen der Algen (§. 61) und den aus einer Zelle bestehenden, sich langsam fortbewegenden Diatomeen, desgleichen den Schwärmsäden der Krypto-

¹⁾ *Musa trogloditarum* mit ungenießbarer Frucht bringt keimfähige Samen.

²⁾ Von der wirklich willkürlichen, im Thierreich vorkommenden Bewegung, ist die nur scheinbar willkürliche des Pflanzenreiches bei einiger Aufmerksamkeit bald zu unterscheiden (p. 229).

gamen (p. 237) eigen, und deren Ursache noch gänzlich unbekannt ist; bei den Diatomeen scheinen sogar die Bewegungsorgane zu fehlen.

2. Die Ausdehnung eines Pflanzentheiles nach einer oder nach mehreren Richtungen des Raumes, den wir als Wachstum bezeichnen und durch Bildung neuer Zellen an bestimmten Orten oder durch Ausdehnung schon vorhandener Zellen nach bestimmten Richtungen, oder durch beide Factoren gleichzeitig erklären und wohin das Längen- und Dickenwachsthum des Stammes und der Wurzel, desgleichen das Wachsthum der Blätter und der Blüthen zu rechnen ist.

3. Veränderungen in der Gestalt und im Zusammenhange eines Pflanzentheiles durch Zusammenziehung nach einer bestimmten Richtung als Folge des Austrocknens, wohin das Aufspringen der Kapsel-früchte u. s. w. gehört.

4. Veränderungen in der Stellung eines Pflanzentheiles durch den Einfluß des Lichtes hervorgerufen, wohin die Drehungserscheinungen nach der Quelle des Lichtes, zugleich aber auch die mit dem Wechsel des Tages und der Nacht in Verbindung stehenden periodischen Erscheinungen des sogenannten Wachens und Schlafens der Pflanzen gehören.

5. Veränderungen in der Stellung eines Pflanzentheiles, welche plötzlich durch äußere mechanische Einflüsse veranlaßt wurden; wohin die Bewegungserscheinungen der sogenannten Sinnespflanzen zu rechnen sind.

6. Veränderungen in der Stellung eines Pflanzentheiles, welche scheinbar nicht von äußeren Einflüssen abhängig sind; wohin die Bewegungen der zur Befruchtung wesentlichen Blüthentheile einiger Phanerogamen gehören.

Die Bewegungserscheinungen insgesamt sind vom inneren Bau und namentlich von der physikalischen Beschaffenheit der Zellen, desgleichen vom chemischen Proceß im Innern derselben abhängig. Mit Hilfe dieser Factoren lassen sich denn auch viele Bewegungserscheinungen, z. B. das Aufspringen der Früchte u. s. w., genügend erklären, allein für die scheinbar willkürlichen Bewegungen und die Erscheinungen der Reizbarkeit hat die Wissenschaft bis jetzt noch keine ausreichende Erklärung gefunden.

Die Bewegungserscheinungen im Pflanzenreich sind mehr oder weniger schon von Alters her bekannt. PLINIUS spricht schon über das Zusammenlegen der Blätter bei *Trifolium* und LAPPÉ bezeichnet, diese Erscheinungen in ihrer All-

gemeinheit auffassend, die nächtliche Stellung der Blätter als den Schlaf der Pflanzen; die verschiedene Tageszeit aber, in welcher sich die Blüten bestimmter Gewächse öffnen, rief bei ihm den sinnreichen Gedanken einer Blüthenuhr hervor, welche freilich, da sie von der Intensität des Lichtes und der Wärme abhängig ist, als Zeitmesser unbrauchbar erscheint. — Mit den periodischen Bewegungen gewisser Pflanzen (dem sogenannten Schlaf derselben) haben sich näher eingehend zuerst HILL und DE CANDOLLE beschäftigt und gezeigt, daß man durch künstliches Licht die Tagstellung auch zur Nachtzeit und umgekehrt durch Dunkelheit die Nachtstellung am Tage hervorrufen kann, wodurch der Einfluß des Lichtes auf diese Bewegungen hinreichend bewiesen ist. BOBNER dagegen glaubte, daß nicht das Licht, sondern die Wärme die Tagstellung hervorriefe; er zeigte, daß nicht eine Verkürzung durch Verdunstung der von der Sonne beschienenen Seite Ursache der Bewegung sein könne, weil selbige auch unter Wasser stattfindet. SENEBIER schreibt sie dagegen mit Recht den chemischen Einwirkungen des Lichtes zu und DUTROCHET lehrte, daß die verschiedene Turgescenz der Zellen die mechanische Ursache der Bewegungen sei und daß selbige unter dem Einfluß der Endomose stehe. Er zeigte ferner, daß wenn man einen durch Lichteinwirkung gekrümmten Stengel spaltet, die dem Licht ausgesetzte Hälfte sich noch viel stärker krümmt, wogegen die andere Seite eine Biegung in entgegengesetzter Richtung ausführt. Die beiden Seiten des Stengels wirken hier demnach als Antagonisten, die Krümmung aber erfolgt nach der Seite der überwiegenden Kraft. Die vergleichenden anatomischen Angaben DUTROCHET'S sind dagegen weniger zu rühmen. Nach GARDNER und nach PAYER haben die blauen Strahlen des Spectrums den stärksten Einfluß auf die Bewegung der Pflanzen, was in der neuesten Zeit durch SACHS, welcher eine gründliche, oben näher zu besprechende, Untersuchung über die Blätter der Bohne und des Sauerklees geliefert, bestätigt worden. Der letztere sowohl als auch RACZYNSKY legen mit Recht besonderes Gewicht auf die anatomischen Verhältnisse derjenigen Partien, durch welche die Bewegung ausgeführt wird. — Ueber den Schlaf der Blumen haben wir eine größere Abhandlung von FRITZSCH, welcher zeigt, daß aufser dem Licht auch die Wärme hier eine bedeutende Rolle spielt, desgleichen haben GÖPFERT, HOFFMANN und Andere sehr schätzenswerthe Untersuchungen über den Pflanzenschlaf geliefert und namentlich den der Nacht ähnlichen Einfluß der Sonnenfinsternisse auf die für Lichtreiz empfindlichen Gewächse ermittelt. — LINDSAY zeigte zuerst (1790), daß die Anschwellung am Blattstiel der *Mimosa pudica* das Bewegungsorgan vorstellt, und daß die Turgescenz des oberen Theiles das Herabsinken des Blattstiels zur Nachtzeit bewirkt; und DASSÉN beobachtete, daß nach Entfernung des unteren Theiles dieser Anschwellung das Blatt der *Robinia Pseudacacia* immer hängend, nach Entfernung des oberen Theiles dagegen immer in die Höhe gerichtet verbleibt, wonach auch hier die ungleiche Turgescenz sich gegenüber liegender Rindenschichten als die mechanische Ursache der Bewegung aufzufassen ist. Für die sogenannten Sinnespflanzen, welche (ob alle?) zu den Gewächsen mit veränderter nächtlicher Blätterlage gehören, verdanken wir namentlich MEYER und BRÜCKE ausführliche Untersuchungen. — Die Schwärmsporen und Schwärmfäden der Kryptogamen endlich sind die Erregungsschafften der neuesten Zeit (§. 57). Da man die verschiedenen, oben angeführten Arten der Bewegung im Pflanzenreich nicht immer auseinander gehalten, was auch in vielen Fällen, weil deren Ursachen oftmals nicht genügend hervortreten, sehr schwierig ist, so ist in dieser Lehre, deren ältere und neuere Literatur sehr angeschwollen ist, noch viel zu sichten. Ich werde mich aber, da ich bis jetzt nur wenig Gelegenheit hatte, mich mit den 3 letzten Aufgaben specieller zu beschäftigen, hier nur kurz und meistens referirend verhalten müssen.

Die Bewegungen der Algen-Schwärmsporen und der Schwärmfäden der Kryptogamen sind an den betreffenden

Orten weitläufig besprochen. Bei den letzteren sind, aufser einer Drehung um sich selbst, noch besondere Bewegungsorgane, schwingende Wimpern, welche auch den beweglichen Schwärmsporen zukommen, vorhanden, bei den Diatomeen aber, mit langsam, meistens stoffweise, vorschreitender Ortsbewegung, hat man bis jetzt keinen äufseren Be-

1) Zur Literatur über die Sensibilität und die Bewegungserscheinungen im Pflanzenreich:

- BONNET, Recherches sur l'usage des feuilles 1754.
 BRÜCKE, E., über die Bewegungen der *Minosa pudica*. MÜLLER's Archiv 1848.
 CLEMENS, F. W., die Wirkung des Aethers und Chlorophorms auf Menschen, Thiere und Pflanzen. Bern 1850.
 DASSEN, Verhandelingen van de Hollandsche Maatschappij der Wetenschappen te Harlem. 1835. p. 309—346 und Tijdschrift voor natuurlijke Geschiedenis. 1837. IV. p. 106 u. 131.
 DE CANDOLLE, Mémoire sur l'influence de la lumière artificielle sur les plantes. Mémoire des savants étrangers de l'Institut. Tom. I.
 DUTROCHET, l'agent immédiat du mouvement vital dévoilé dans la nature et dans son mode d'action chez les végétaux et chez les animaux. Paris 1826.
 FRANKENHEIM, Sonnenfinsternis und Pflanzenschlaf. Bot. Zeitg. 1851. p. 651.
 FRITSCH, K., Mehrjährige Beobachtungen über Pflanzen, deren Blumenkronen sich täglich öffnen und schliessen. Abhandlungen der böhmischen Gesellschaft der Wissenschaft. Prag 1851. Bot. Zeitg. 1852. p. 895.
 GÖPFERT, über die Reizbarkeit der Staubfäden von *Berberis vulg.* Linnaea 1828.
 — Ders., Sonnenfinsternis und Pflanzenschlaf. Bot. Zeitg. 1851. p. 652.
 HILL, the sleep of plants and cause of motion in the sensitive plants. London 1757.
 HOFFMANN, H., Sonnenfinsternis und Pflanzenschlaf. Bot. Zeitg. 1851. p. 649. —
 Ders., contractile Gebilde bei Blätterschwämmen. Bot. Zeitg. 1853. p. 857. —
 Ders., Untersuchungen über den Pflanzenschlaf. 1851.
 KÜTZING, über die Gelenkpolster der Gräser. Bot. Zeitg. 1849. p. 625.
 MILDE, Reizbarkeit der Blätter von *Drosera rotundifolia*. Bot. Zeitg. 1852. p. 540.
 MEYER, die Einwirkung der Sonnenfinsternis vom 28. Juli auf die Pflanzenwelt. Bot. Zeitg. 1851. p. 382.
 E. MEYER, über den Pflanzenschlaf. Königsberg 1834. Bot. Zeitg. 1851. p. 652.
 MEYER, Pflanzenphysiologie. Bd. III. p. 473—562.
 v. MOHL, H., über die Reizbarkeit der Blätter von *Robinia*. Vermischte Schriften p. 372. — Ders., vegetabilische Zelle. p. 134—151.
 MORSE, Sonnenfinsternis und Pflanzenschlaf. Bot. Zeitg. 1851. p. 657.
 MÜLLER, D., Reizbarkeit der Genitalien einiger Compositen. Botan. Zeitg. 1853. p. 789.
 POHL, über die Bewegungen des *Hedysarum gyrans*. Voigt's Magazin für Physik und Naturgeschichte. I. p. 502.
 RACZYNSKI, Sur quelques mouvements opérés par les plantes sous l'influence de la lumière. Moscou 1857.
 RUNGE, über das Verhalten der *Mimosa pudica* gegen mechanische u. chemische Einwirkungen. Poggendorfs Annalen XXV. p. 334 u. s. w.
 SACHS, Bewegungsorgane und periodische Bewegungen der Blätter von *Phaseolus* und *Oxalis*. Bot. Zeitg. 1857. p. 793.
 SCHNEITZLER, die Wirkungen des Sonnenlichtes auf die Blätter von *Robinia Pseud-acacia*. Bibl. de Genève 1852. Bot. Zeitg. 1852. p. 614.
 TESSIER, Expériences propres à développer les effets de la lumière sur certaines plantes. Mémoire de l'Académie de Sciences. Paris 1783.
 TREVIRANUS, Auffallend schädliche Wirkung des Sonnenlichtes auf die untere Blattseite. Bot. Zeitg. 1854. p. 785. Pflanzenphysiologie. Bd. II. p. 750.

wegungsapparat gefunden und ebenso läßt sich das pendelartige Schwingen der Oscillatoria-Fäden, welche aus einer einfachen Reihe platt gedrückter Zellen, von einer Hautscheide umgeben, bestehen, erklären. Die Bewegung der Wimperfäden des Pflanzenreiches hat mit der Bewegung der Fäden des Flimmerepitheliums im Thierreich große Aehnlichkeit, auch hat SCHENK¹⁾ ganz neuerlich contractile, amöbenartig sich bewegende Zellen im Pflanzenreiche nachgewiesen.

Der Ortsveränderung eines bestimmten Theiles eines für sich nicht beweglichen Pflanzenexemplars durch das Wachstum ist ebenfalls an den betreffenden Orten gedacht. Am Stamm und an der Wurzel geht das Fortschreiten von der Spitze aus, diese verlängert sich durch Bildung neuer Zellen und Ausdehnung der schon vorhandenen. Das Wachstum kann stätig, aber auch mit periodischen Unterbrechungen erfolgen, worauf die Bildung der Jahresringe im Holz unserer Bäume beruht. Die bekannten Ortsveränderungen eines Pflanzentheiles durch das Wachstum, auf welche ich hier nicht näher eingehen kann, richten sich nach der Lage und Weise der sich vermehrenden und ausdehnenden Zellen (§. 11). — Der bestäubte Fruchtknoten von *Arachis hypogaea* wird durch die sehr bedeutende Verlängerung des Blütenstieles der ursprünglich sitzenden Blüthe in die Erde geführt, um dort seine Samen (1—2) zu reifen. Die Blüten zu 1 oder 2 aus der Achsel des an der Erde liegenden Zweiges kommend, erheben sich bei *Arachis* auf einer langen Kelchröhre, der Fruchtknoten aber bleibt sitzend und schiebt einen der Kelchröhre an Länge entsprechenden Staubweg aus. Wenn nach der Befruchtung die Blüthe verwelkt, so erhebt sich der Fruchtknoten, jetzt einen dicken, walzenförmigen Stiel erhaltend, der sich fast rechtwinkelig vom wagrecht liegenden Zweige abwendet und, wie der Stamm an seiner Spitze, unterhalb des Blattfruchtknotens wachsend, in die Erde geht. Wir haben hier das Beispiel eines Stammes, der wie die Pfahlwurzel der Keimpflanze senkrecht in die Erde steigt.

Was die constante Richtung der letzteren bei der phanerogamen Keimpflanze, desgleichen die ebenso constante Biegung der Zweige der Hängesche und des Ilex mit hängenden Zweigen bestimmt, ist bis jetzt noch nicht erklärt (p. 150) und ebenso schwierig möchte sich für den mitgetheilten Fall von *Arachis* eine genügende Erklärung finden

¹⁾ SCHENK, Das Vorkommen contractiler Zellen im Pflanzenreich. Würzburg 1858.

lassen. — Im Allgemeinen flieht die Wurzel das Licht, wie die Keimversuche der Mistel beweisen (p. 153); auch die sogenannten Keime, oder, richtiger bezeichnet, für die Erde bestimmten Triebe der Kartoffelknolle bedürfen zu ihrer normalen Ausbildung der Dunkelheit. — Die kletternden oder sich um andere Gewächse windenden Stämme der Schlingpflanzen bringen, wie es scheint, schon die Tendenz zur Drehung mit; die *Cuscuta* schlingt sich sowohl um saftreiche Pflanzen, zweige als auch um Glasstäbe, ebenso umschlingt der sehr schnell wachsende Stamm der *Ipomaea tuberosa* sowohl grüne als auch dürre Zweige. In der Luft hängend, zeigt derselbe nur die Tendenz zu einer Drehung, bildet aber selten schraubenförmige Windungen, wo er dagegen einen geeigneten Gegenstand findet, da erfasset er denselben, ihn schlangenartig umschlingend. Aber nur das ganz junge, im Längswachsthum begriffene Ende des Stammes führt diese Windungen aus, die älteren Theile des Stammes bleiben in ihrer vorigen Richtung. Die Zweige der *Ipomaea*, welche sich rasch verdicken und oftmals mehr als armstark und sehr holzig werden, würden in der Regel die umschlungene Pflanze. Ein einziges Exemplar derselben kann, wenn man ihr freien Lauf läßt, sich in wenigen Jahren über einen großen Flächenraum ausbreiten und für ihre Nachbarpflanzen sehr gefährlich werden. Die Windungen gehen von links nach rechts, sie beschreiben eine Spirale von sehr ungleicher Steigung. v. MOHL glaubt, daß das Umschlingen der Stütze bei Ranken und Schlingpflanzen die Folge einer durch die Berührung erregten Reizbarkeit sei¹⁾. DUTROCHET bestimmte die Zeit, welche eine Schlingpflanze gebraucht, um eine vollständige Umdrehung zu beschreiben (bei *Convolvulus sepium* 15—18½ Stunden, *Cony. arvensis* 9—10 Stunden, *Phaseolus vulgaris* 5½—90 Stunden, *Cuscuta europaea* 1¼—2 Stunden, wobei die Temperatur sehr zu berücksichtigen ist, indem vermehrte Wärme auch das Wachstum beschleunigt). Sehr häufig sind die Schlingpflanzen links gewunden; *Solanum Dulcamara* windet sich nach DUTROCHET bald links bald rechts; die Drehung erfolgt in derselben Richtung wie die Blattspirale²⁾. — Gedrehte Stämme, sowohl Laubhölzer als Nadelhölzer, sind neben nicht gedrehten Stämmen in demselben Waldbestande gar nicht selten; die Drehung beruht hier, wie bei den Schlingpflanzen, nur dem Grade nach geringer, auf einem spiralförmig gewundenen

¹⁾ v. MOHL, das Winden der Ranken und Schlingpflanzen. 1827.

²⁾ DUTROCHET, über das Winden der Stämme. Bot. Zeitg. 1845. p. 116.

Verlauf der Gefäßbündel, welche den Holzring und die secundäre Rinde bilden; solche Stämme reißen und zerspalten deshalb auch nicht gerade, sondern spiralig. Die Drehung der Gefäßbündel aber erfolgt in der ersten Jugend des Stammes und hat höchst wahrscheinlich äußere Ursachen. Die ausgewachsenen Rüben der *Beta vulgaris* sind gleichfalls häufig und zwar bald rechts bald links gedreht¹⁾.

Ortsveränderungen durch Zellenverlängerung allein zeigt uns die Seta der Lebermoose (p. 249), deren Fruchtkapsel plötzlich die Calyptra durchbricht. Die Wanderung des Pollenschlauches von der Narbe durch den Staubweg in die Fruchtknotenhöhle ist gleichfalls das Resultat eines meistens sehr energischen Wachsthums. Die Verlängerung scheint namentlich an der Spitze des Pollenschlauches stattzufinden. Selbst das Aufbrechen der Blüten phanerogamer Gewächse möchte zum größten Theil einer plötzlichen Zellenausdehnung zuzuschreiben sein, welche vielfach unter dem Einfluß des Lichtes steht, so daß die Mehrzahl der Blumen, jedoch nicht alle (*Cereus grandiflorus*, *Mesembryanthemum noctiflorum* öffnen sich am Abend und schließen sich am Morgen) sich am Morgen öffnen, andere aber nur im vollen Sonnenschein (*Portulaca*) zur Entfaltung kommen. Beim Öffnen der Blumen wird oftmals eine große Kraft entwickelt, so sprengen die sich entfaltenden inneren Blüthentheile die dicke, lederartige, aus einem Ganzen bestehende Hülle des Kelches von *Psidium* und *Bombax*, sie in unregelmäßige Fetzen zerreißend (p. 289). — Die aus der offenen Blüthe lang hervortretenden zahlreichen Staubblätter einiger Mirtaceen und Acacien (*Jambosa vulgaris* und *Acacia lophanta*) verlängern sich plötzlich, gleich dem Fruchstiel der Lebermoose durch Ausdehnung ihrer Zellen. — Bei der Farbenveränderung der Blüthentheile während des Aufblühens zeigt sich oftmals der chemische Einfluß des Lichtes sehr deutlich, so öffnet sich die Knospe von *Hibiscus mutabilis* auf Madeira am frühen Morgen mit schneeweißen Blumenblättern, welche schon während des Aufblühens eine röthliche Färbung annehmen und wenn sie nach einigen Stunden vollständig geöffnet sind im schönsten Rosenrothe prangen. Rasch erfolgte chemische Veränderungen im Zellensaft müssen hier die Bildung des rothen Farbestoffes veranlaßt haben, und wäre es interessant,

¹⁾ WICHURA, über schraubenförmig gewundene Baumstämme. Jahresbericht der Schles. Gesellschaft 181. — A. BRAUN, Drehung der Stämme. Monatsbericht der Berl. Akademie 1854.

zu erfahren, welche Lichtstrahlen, wahrscheinlich die blauen, diese Umänderung bewirken und ob sich dieselbe auch künstlich hervorrufen läßt. Die Blüten vieler Pflanzen bleiben auch während der Nacht geöffnet, ja einige duften sogar zur Nachtzeit am schönsten (*Datura arborea*, welche in Funchal verwildert, die Nachtluft mit ihrem Vanilleduft erfüllt, ist am Tage fast geruchlos). Andere schließten sich dagegen mit der Dunkelheit, um nicht wieder anzublühen (*Convolvulus Batatas*, *Cistus*, *Hibiscus*, *Malva*, *Coffea*) und noch andere schließten sich nur für die Nacht, um sich am kommenden Morgen wieder zu öffnen (*Bellis perennis*, *Scorzonera*, *Tragopogon*). Die Erscheinung des wiederholten Schließens und Wiederaufblühens kann wohl nur in der sich verändernden Turgescenz der saftführenden Zellen der sich bewegenden Theile gesucht werden; die Ausdehnung der Zellen durch Wachstum, welche, wie ich vermüthe, die erste Entfaltung der Blüthe veranlafste, kann natürlich die zweite nicht bewirken.

Die durch allmähliges oder plötzliches Austrocknen hervorgerufenen Bewegungserscheinungen gewisser Pflanzentheile sind von dem Bau und der hyroskopischen Beschaffenheit der Zellenmembran abhängig. Wir sehen dies am besten an dem doppelten Schlenkerbande der Spore von *Equisetum* (Fig. 186. p. 271), welches sich unter dem Mikroskop durch die Feuchtigkeit des Hauches ausdehnt und durch den raschen Verlust des kaum aufgenommenen Wassers bei trockener Luft fast eben so schnell wieder zusammenzieht, im Wasser aber sich ausstreckt und bewegungslos bleibt. — Aber nur in wenigen Fällen ist die Pflanzenmembran in so hohem Grade hyroskopisch, auch haben wir es kaum anderswo in der Natur selbst mit einer isolirten Membran, ja sogar verhältnißmäßig selten mit einzelnen Zellen zu thun, für welche die von BEEK¹⁾ entdeckten Schleuderorgane im Innern der reifen Frucht tropischer Luft-Orchideen (*Acropora*, *Epidendrum*, *Gongora*), welche aus 3—10 Linien langen, einzelligen Haaren bestehen, die durch den Feuchtigkeitswechsel der Luft in rasche, schwingende Bewegung gerathen und so die Samen austreuen, ein treffliches Beispiel liefern. Aber auch die Pollenkörner, welche im trockenen Zustande eine oder mehrere Falten zeigen (Taf. X. Fig. 14 u. 15), die durch Wasseraufnahme wieder ausgeglichen werden,

¹⁾ J. G. BEEK, Vorkommen eines Schleuderorgans in den Fröchten verschiedener Orchideen. Sitzungsbericht der Wiener Akademie 1857.

verdienen hier einer Erwähnung. Es zeigt sich nämlich nach meinen Untersuchungen: 1. eine gallertartige Anschwellung, also eine grössere Masse bei geringerer Verdichtung, der inneren Pollenzelle unter der Stelle, welche sich durch Wasserverlust als Falte zusammenzieht, und 2. eine allmähige oder plötzliche Abnahme der Dicke für die sonst ziemlich starre Aussenhaut des Pollenkornes an dem genannten Orte. Damit ist aber diese Faltenbildung hinreichend erklärt, indem bekanntlich alle weniger verdichteten, also relativ wasserreicheren Stoffe sich beim Austrocknen stärker zusammenziehen, einer allgemeinen Contraction der Pollenzelle aber die starre Beschaffenheit der äusseren Pollenhaut entgegensteht, während selbige über der gallertartigen Anschwellung sehr verdünnt, der Faltenbildung kein Hindernis bietet (p. 363). Das Aufspringen der Lebermooskapsel mit 4 Klappen (Fig. 180. p. 249) ist gleichfalls in den Structurverhältnissen der Kapselwände, welche bei den verschiedenen Arten im Bau kleine Abweichungen zeigen, begründet. Die 4 Nähte sind nämlich schon ursprünglich als besonders geformte, zarter gebaute Längszellenreihen ohne Spiralbänder vorgebildet. Das Zerreißen in die 4 Klappen und das Zurückschlagen der letzteren aber wird durch die ungleiche Zusammenziehung der Zellen, welche halbe Spiralbänder besitzen, veranlaßt. Die Kapsel zerreißt, sobald die Spannung zu groß wird, und ihre Klappen schlagen sich durch eine vorwaltende Zusammenziehung der äusseren Zellenreihen nach Aussen. Die oftmals mit ihr verbundenen, mit einem einfachen oder doppelten Spiralbänder versehenen Schleuderer ziehen sich aber, indem sich bei raschem Austrocknen ihr Band verkürzt und dessen Windungen sich nähern, gleichfalls zusammen und schleudern so die Sporen fort (*Aneura*, *Fossombronia*, *Lejeunia*). — Die Frucht der Laubmoose, welche nicht klappig, sondern mit einem Deckel aufspringt (Fig. 182. p. 257), hat keine spiraligen Verdickungen und keine Längsnähte, wohl aber eine wagrechte concentrische Naht, deren zartwandige Zellen beim Austrocknen zerreißen, während die Zähne des Mündungsbesatzes sich wie die Schleuderer der Lebermoose zusammenziehen und dadurch häufig nach auswärts schlagen (*Bryum cespitium*). — Auch das Sporangium der Farnkräuter öffnet sich durch ein Zerreißen derjenigen Partie, welcher der Annulus fehlt (Fig. 184. p. 260), indem die Zellen des letzteren sich nach der äusseren nur schwach verdickten Seite mehr als nach der inneren zusammenziehen, wodurch eine Spannung entsteht, welcher der schwächste Theil der Kapsel (*b*) nachgeben muß.

Dasselbe gilt für die Staubbeutel der Phanerogamen, die, wenn sie sich mit Längs- oder Querspalten öffnen, gleichfalls schon ursprünglich diese als Nähte vorgezeichnet haben, während eine, selten mehrere Zellschichten der Antherenwand, und zwar in der Regel die innere Schicht sehr zierliche Verdickungen als Spiralbänder oder in sternförmiger Anordnung (bei *Opuntia Ficus indica*) besitzt, die beim Trockenwerden eine ungleiche Zusammenziehung und ein Zerreißen der schwächsten Parteen, also der Nähte, veranlassen, wobei wiederum der verschiedene Bau der Zellenwände und der Grad der Zusammenziehung die mannigfachen Weisen bedingt, nach welchen sich die Staubbeutel öffnen und deren Wände auseinanderschlagen, wofür die Anthere der Laurineen, wo nur die Klappen spiralige Verdickungen der inneren Zellenreihe besitzen, den besten Beweis liefert (Fig. 210. p. 303). Allein nicht alle Staubbeutel haben eine oder mehrere Reihen solcher Spiralzellen; bei *Monotropa* und *Solanum* fehlen dieselben. (Der Staubbeutel der Kartoffel öffnet sich nur an seiner Spitze ein wenig, die Naht, welche vorhanden ist, reißt hier nicht als Längsspalte auf, auch wird das Mittelband hier nicht resorbirt, die Anthere bleibt deshalb vierfächerig.)

Das Aufspringen der Kapsel Früchte bei den Phanerogamen ist eine Folge derselben Ursache, einer, durch den Bau und die physikalische Beschaffenheit der Theile überhaupt hervorgerufenen, ungleichen Zusammenziehung beim Austrocknen. Die schwächere Partie zerreißt hier wie die Naht der Lebermooskapsel und die Staubbeutelwand der Anthere. Sogar die Krümmungen der sich voneinander lösenden Theile (bei *Geranium*) lassen sich auf dieselben Ursachen zurückführen (die beiden Hälften der Schote von *Lupinus* drehen sich beim Aufspringen in entgegengesetzter Richtung, eine Spiralwindung beschreibend und nach derselben Richtung zerbricht auch die Wand, weil die langgestreckten Zellen des inneren holzigen Theiles diesen Verlauf annehmen). — Das plötzliche Aufspringen der noch saftigen Frucht von *Impatiens* bei leiser Berührung ist dagegen die Folge einer großen durch Saftfülle entstandenen Spannung in den äußeren Zellschichten der Fruchtknotenwand, welche ein Zerreißen der Nähte als der schwächeren Partien zur Folge hat. Der innere Theil der Fruchtknotenwand besteht bei *Impatiens parviflora* aus etwa 3 Reihen senkrechter, langgestreckter, wie das Collenchym in den Ecken verdickter, Zellen mit wenig verdichteter, nicht verholzter, Verdickungsmasse, welche deshalb

sehr nachgiebig sind, wogegen der äußere Theil wagerechte, von Saft strotzende, Zellen besitzt, die von einer zu engen, sehr festen, Oberhaut umschlossen sind und von Innen nach Außen an Größe und Saftfülle zunehmen; der innere, schwächere, Theil muß hier dem Äußeren, stärkeren, nachgeben, wodurch sowohl eine Krümmung der sich von unten nach oben ablösenden Theile nach einwärts, als auch ein Zusammenbiegen der Ränder veranlaßt wird. — Das Zerreißen der Baumrinde und das Platzen der Oberhaut reifer saftiger Früchte (der Feigen, der Pflaumen u. s. w.) ist gleichfalls eine Spannungserscheinung, dadurch veranlaßt, daß die äußeren Theile der Ausdehnung der inneren nicht zu folgen vermögen und deshalb zerspringen müssen. Die Gestalten solcher Risse aber (bei der Baumrinde) resultiren aus dem Lagerungsverhältnisse und der Beschaffenheit der Zellen. Die Rinde zerspringt in der Regel erst, wenn ihre äußeren Theile saftlos werden und sich deshalb nicht mehr ausdehnen können, während der Stamm sich fortdauernd verdickt.

Der Einfluß des Lichtes macht sich in doppelter Weise auf gewisse Pflanzen bemerkbar. 1. Indem selbige entweder mit ihren noch biegsamen Theilen nach der Quelle des Lichtes hinstreben, wie wir dies an Topfpflanzen, die vor den Fenstern stehen, so häufig bemerken, oder wenn sie gewaltsam in eine für den Einfluß des Lichtes ungünstige Lage gebracht werden, sich wieder in die vorige Stellung zurückgeben, wie dies die Lupine zeigt, welche, wenn man sie nahe über der Erde dicht auf den Boden niederbiegt, ihre Blüthenähre aufwärts richtet, so daß dieselbe mit dem wagerecht liegenden Stamm einen rechten Winkel beschreibt¹⁾. Beim Knieholz (*Pinus Pumilio*) sollen sogar, nach der Angabe einiger Forstleute²⁾, die am Boden kriechenden Aeste, deren Spitze knieförmig aufwärts gerichtet ist, sich so verlängern, daß das Knie sich immer weiter von dem Hauptstamm entfernt, was bei der Starrheit des Holzes fast ungläublich erscheint. 2. Durch eine veränderte Stellung beim Eintritt der Nacht und eine Rückkehr in die vorige Stellung beim Anbruch des Tages. — RACZYNSKY wiederholte die Versuche von DUTROCHET, indem er Lamellen aus der Mitte des Stengels solcher Pflanzen darstellte, welche sich dem Lichte zuwenden, und diese der Länge nach in bestimmte Theile zerlegte.

¹⁾ SCHULTZ-FLEETH zeigte mir diese interessante Bewegung, welche schon innerhalb weniger Stunden erfolgt.

²⁾ Mündliche Mittheilung meines Freundes HARTIG.

Er fand nun, daß die äußeren, der Rinde angehörigen, Theile sich nach außen krümmen, die inneren Theile dagegen gerade verbleiben, ferner, daß die Krümmung der äußeren Partien am Tage stärker als zur Nachtzeit ist, daß Regenwetter die Turgescenz und in Folge dessen auch die Krümmung vermehrt und daß kalte Nächte auf warme Tage folgend ähnlich wirken. Nach DUBROVSKY soll sich zwar das Marksystem nach Außen und das Rindensystem nach Innen krümmen, allein v. MOHL hat bereits nachgewiesen, daß beides nicht der Fall ist, was durch RACZINSKY bestätigt wird. Nach ihnen wird die Biegung des Stengels nach dem Lichte durch die Rinde ausgeführt, wozu die unmittelbar unter der Oberhaut gelegenen Gewebeschichten, welche häufig dem Collenchym entsprechen, sowie die folgende Schicht der primären Rinde, die bewegenden Theile sind, indem der oxydirende Einfluß des Lichtes die Turgescenz dieser inneren Partie vermehren soll. RACZINSKY glaubt, daß jene stärker verdickten Zellen der Ausdehnung der inneren Schicht nicht folgen können, und deshalb eine Krümmung nach Außen stattfindet; allein die Verdickungsmasse des Collenchyms ist nur sehr wenig verdichtet, derartige Zellen sind deshalb vorzugsweise biegsam. Ich vermute darum, daß eine überwiegende Turgescenz des inneren Theiles der primären Rinde allein hier die Biegung nach Außen veranlaßt, welcher das Collenchym, dessen Wände sehr nachgiebig sind, kein Hinderniß in den Weg setzt. Die größere Turgescenz des inneren Gewebes leitet RACZINSKY von einer größeren chemischen Thätigkeit der betreffenden, assimilirte Stoffe enthaltenden, Zellen her. Bei sehr entwickelter Außenschicht soll die Krümmung am stärksten hervortreten (Malvaceae, Chenopodiaceae und Amaranthaceae). Warme, klare Atmosphäre und feuchter Boden begünstigen nach ihm dieselbe.

SACHS giebt, wie schon erwähnt, eine genaue mikroskopische und physikalische Untersuchung der Blätter von Phaseolus und Oxalis, welche Pflanzen Nachts die mit einem Gelenkpolster am gemeinsamen Blattstiel befestigten Einzelblätter senken. Die Untersuchung dieses Polsters läßt nach ihm außer einem centralen Gefäßbündel, welches aus der Vereinigung getrennter Bündel im Blattstiel hervorgegangen ist und gewissermaßen einen Gefäßbündelkreis beschreibt, in welchem nur vereinzelt Zellen eines Markparenchyms hervortreten, eine innere nur schmale Rindenschicht mit weiten lusterfüllten Intercellulargängen und eine äußere viel breitere Schicht ohne lusterfüllte Intercellular-

gänge, welche von einer Oberhaut ohne Spaltöffnungen bedeckt ist, unterscheiden. — Lamellen aus der Mitte des Polsters, der Länge nach unter Wasser in mehrere Theile zerlegt, zeigten ihm nun, daß die äußere Schicht sich nach Außen, die innere Rindenschicht dagegen sich nach Innen krümmt, daß aber, wenn beide vereint bleiben, die äußere Schicht das Uebergewicht hat und eine Krümmung nach Außen bewirkt, und daß endlich das centrale Gefäßbündel selbst freigelegt seine Richtung nicht verändert. Der mechanische Grund der Bewegung muß demnach in der äußeren Rindenschicht, welche SACHS compressibles Gewebe nennt, liegen. Sehr zarte Längsschnitte durch den Blattstiel und sein Polster zeigten ihm ferner, daß, wenn der Schnitt an der einen Seite etwas dicker ausfällt als an der anderen, eine Contraction der gegenüber liegenden dünneren und deshalb schwächeren Seite erfolgt, so daß die sich auch hier gegenüber liegenden Seiten des Polsters zu einander als Antagonisten verhalten. Auf einem Querschnitt quillt das compressible Gewebe wulstartig hervor, weil die Oberhaut zu eng ist; dasselbe muß sich demnach, wie noch andere sinnreiche Versuche beweisen, in einem Zustande bedeutender Spannung befinden, welche, durch rasche Wasseraufnahme entstanden, sich auch durch Endosmose ebenso schnell wieder verändern kann, was durch Zuckerlösung, welche Wasser entziehend wirkte, und eine sofortige Krümmung der Längstreifen aus der Mittellamelle des Polsters nach der entgegengesetzten Richtung zur Folge hatte, bewiesen wurde. Das Fehlen luftgefüllter Intercellulargänge im compressiblen Gewebe, welches die Diffusion beschleunigt, hält SACHS mit Recht für bedeutungsvoll; er glaubt, daß bei der Bewegung des Blattes in demselben Grade wie die eine Seite des Polsters an Spannung gewinne, die andere an Turgescenz verliere.

Die Verdunstung an der Oberfläche des Blattes scheint nach SACHS nicht Ursache der Tagstellung zu sein, denn absichtlich verstümmelte Blätter änderten in ihrer Stellung nichts und führten ihre Bewegungen wie unversehrte Blätter aus, selbst unter Wasser blieb bei *Oxalis* die Erscheinung Tage lang dieselbe (eine Bestätigung der BONNET'schen Versuche). Auch die Wärme für sich übt keinen Einfluß; eine *Oxalis* am Tage mit einem Blechgefäß bedeckt nahm Nachtstellung an und änderte dieselbe, wenn der Deckel durch heißes Wasser erwärmt oder durch Eis erkaltet wurde, nicht. Dagegen bewirkte die Bedeckung mit einer rubinrothen Glasglocke am Tage nach $\frac{1}{2}$ bis 1 Stunde eine vollkommene

Nachtstellung, welche unter einer Glocke von blauem Cobaltglase wieder in die Tagstellung zurückkehrte. Sachs hält mit Recht die periodischen Bewegungen des Blattes von *Phaseolus* und *Oxalis* für wesentliche Begleiter des Vegetationsprocesses und glaubt, daß die blauen Lichtstrahlen nur insofern auf dieselben wirken, als sie den Vegetationsprocess anregen. Daß einzelne Blätter unter rothem Glase schlafen, wenn die ganze Pflanze, von weißem Licht beleuchtet, wacht, erscheint ihm räthselhaft, doch halte ich auch hierfür die vorige Erklärung ausreichend, indem das Blatt ziemlich selbstständig ist und deshalb unter bestimmten Verhältnissen träger vegetiren kann als die ganze Pflanze, der es angehört. Behalten doch abgeschnittene Blätter der *Mimosa pudica*, wenn sie im Wasser liegen, 4—5 Tage lang ihre Reizbarkeit, welche freilich von Tag zu Tag schwächer wird, so daß zuletzt nur noch des Nachts ein Zusammenlegen der Fiederblättchen stattfindet.

Die *Mimosa pudica* als Sinnpflanze hat nun dieselbe Eigenthümlichkeit am Abend ihre Blätter zusammenzufalten; aber sie beschränkt sich nicht hierauf allein, sondern führt, durch äußere Reize dazu veranlaßt, auch am Tage ähnliche Bewegungen aus. Ihr doppelt zusammengesetztes Blatt besteht aus einem gemeinsamen Blattstiel, der an seiner Basis ein Gelenk besitzt, während die vier einfach zusammengesetzten Blätter, welche derselbe trägt, jedes mit ihm durch ein ähnliches Gelenk verbunden sind, und endlich die Einzelblättchen wiederum ihrerseits von einem Gelenk getragen werden. Der gemeinsame Blattstiel hat den größten Spielraum der Bewegung, er kann sich durch sein Gelenkpolster auf- und abwärts in einem Halbkreis bewegen, seine Tagstellung ist eine gehobene, seine Nachtstellung eine gesenkte. Der besondere Blattstiel des einfach zusammengesetzten Blattes hat zwar, wie es scheint, einen gleichen Spielraum der Bewegung, richtet sich aber meistens nur aufwärts und seitlich, so daß die 4 einfach gefiederten Blätter sich wie die Theile eines Fächers an einander legen, und alsdann gewissermaßen eine Fortsetzung des gemeinsamen Blattstieles bilden. Er nimmt zur Nachtzeit diese Stellung ein, ist aber für äußere Reize weniger als die beiden anderen beweglichen Theile des zusammengesetzten Blattes empfindlich. Die Einzelblätter endlich schlagen sich Abends wie die Flügel eines sitzenden Tagschmetterlings zusammen. Die Gelenkpolster der *Mimosa* sind ähnlich wie bei *Phaseolus* und *Oxalis* gebaut, indem auch hier die Gefäßbündel, welche

im gemeinsamen Blattstiel als 4 innere durch Mark getrennte und 2 äußere Bündel auftreten, im Centrum des Polsters (am gemeinsamen Blattstiel) vereinigt, von einer schmalen Gewebeschicht mit weiten luftgefüllten Intercellularräumen umgeben werden, welche wieder von einer breiten Schicht des compressibelen Gewebes, ohne luftgefüllte Intercellulargänge und einer kleinzelligen Oberhaut ohne Spaltöffnungen umhüllt ist. Die Zellen des compressibelen Gewebes enthalten Blattgrün und eine kugelige fettglänzende Masse. Die Gelenkpolster der 3 beweglichen Theile des Blattes sind nur quantitativ, aber nicht qualitativ, verschieden. Das centrale Gefäßbündel hat im äußeren Umkreis eine Umkleidung von dickwandigen langgestreckten Zellen mit sehr aufgequollenen Wänden, welche den Bastzellen ähnlich sind und auch im Stamm als Scheide den Gefäßbündelring umgeben. (Diese Zellen fehlen nach SACHS bei der Bohne und dem Sauerklee). Dem Ringe bastähnlicher Zellen folgt eine Partie mit schwächer verdickten Wandungen, welche dem Cambium entspricht, dann erscheint der Holztheil des Gefäßbündels, aus engen, aber stark verdickten, Holzzellen und gleichfalls engen Gefäßen bestehend, dessen strahlenartige Anordnung auf verkümmerte Markstrahlen schließen läßt. Die Holzzellen, ohne Tüpfel und die Spiralgefäße aus kurzen Zellen zusammengesetzt, haben, gleich den Bastzellen, ein sehr weißes, glänzendes, Ansehen; das Mark ist nur schwach vertreten. Jod- und Schwefelsäure färben sämmtliche Zellen des Polsters, mit Ausnahme der Holzzellen und der Gefäße, blau; letztere sind verholzt, sie nehmen eine gelbe Färbung an. Die sehr feste, kleinzellige, Oberhaut, deren Zellen wagerecht etwas gestreckt sind, ohne Spaltöffnungen, geht da, wo das Gelenkpolster aufhört, fast plötzlich in die anders geformte, mit Spaltöffnungen versehene, Oberhaut des Blattstiels über. Die Epidermis des Polsters hat frisch eine große Neigung zur wagerechten Faltenbildung, welche sie auch nach der Behandlung mit Salpetersäure behält. Wenn man das Gelenk durchschneidet, so quillt aus der Mitte desselben ein heller Saft hervor, wenn man dagegen nur das compressible Gewebe entfernt, so bleibt die Wunde trocken. Dieser Saft, der reich an festen Substanzen ist und dessen auf der Glasplatte langsam verdunstender Tropfen am Rande strahlenförmige Figuren bildet und einen etwas gefärbten Rückstand hinterläßt, gehört dem Cambium oder zum wenigsten dem saftführenden Theil des Gefäßbündels. Die bastartigen Zellen, welche den Gefäßbündelring im Stengel und im

Blattstiel und die einzelnen Gefäßbündel in der Blattfläche begleiten, sind nach Außen hin von Parenchymzellen umgeben, die schön ausgebildete Krystalle führen, welche in den Gelenkpolstern überall zu fehlen scheinen. Alle überirdischen vegetativen Theile der Pflanze haben dreierlei Haare: 1. einzellige Haare mit ziemlich stark verdickter Wandung, 2. mehrzellige Haare mit größerer Endzelle, sogenannte Drüsenhaare, und 3. lange und starke Haarbildungen, die im unteren Theil aus zahlreichen, parallel nebeneinander liegenden, bastähnlichen, an beiden Enden zugespitzten, Zellen bestehen, an der Spitze aber mit einer langen Haarzelle endigen. Durch die letzte Art der Haare erscheint die Pflanze langbehaart. Die Oberhaut der unteren Blattfläche ist ungleich fester als die der oberen, welcher die Spaltöffnungen zu fehlen scheinen¹⁾. Das compressible Gewebe der Gelenkpolster krümmt sich, wenn es sorgfältig abgelöst wird, gleichgültig von welcher Seite des Gelenkes genommen, im Wasser nach Außen. Lamellen aus der Mitte des Polsters geschnitten und in Längsstreifen zerlegt, bestätigen die von Sachs beschriebenen Erscheinungen (p. 494). Wenn man einen Blattstiel durchschneidet, so quillt die klare Flüssigkeit in Menge und sehr rasch aus der Schnittfläche des oberen Theiles, während der untere noch mit der Pflanze verbundene Theil eine fast trocken bleibende Schnittfläche behält. Wenn man dagegen einen Stengel durchschneidet, so quillt aus beiden Theilen reichlich Saft hervor; sollte hiermit vielleicht die, wie es scheint, schnellere Fortpflanzung des Reizes im Blatte nach absteigender Richtung in Verbindung stehen?

Die Reizbarkeit der *Mimosa pudica* für äußere Einflüsse vermehrt sich bekanntlich mit der Luftwärme und danach ändern sich auch vielfach die Erscheinungen. Bei einer sehr reizbaren Pflanze fallen

¹⁾ Die anatomischen Verhältnisse sind im Allgemeinen schon von MEYER angegeben. Derselbe glaubt, daß die bastähnlichen Zellen des Gelenkes eigenthümlich gebaute große Tüpfel besitzen; ich finde bei ihnen sich kreuzende spaltenförmige Poren, welche an die verholzten Zellen der *Caryota* erinnern (Bd. I. p. 237); besonders auffallend ist aber die geringe Verdichtung der Wände dieser Zellen, wie auch der Holzzellen des Gefäßbündels, wodurch dieselben viel biegsamer als in den nicht beweglichen Theilen des Blattstieles werden. Nach BAÜCKE soll das compressible Gewebe der oberen Seite des Gelenkes bei alten Blättern stärker verdickte Wandungen als das ihm gegenüberliegende Gewebe der anderen Seite besitzen. Da aber junge Blätter und alle, die ich untersucht habe, diesen Unterschied nicht zeigen, so muß derselbe für die Bewegungserscheinung selbst unwesentlich sein. Auch der Inhalt der Zellen des compressibelen Gewebes, der bei den verschiedenen mit Bewegung begabten Pflanzen verschieden ausfällt, kann hier nicht in Betracht kommen.

z. B. schon bei leiser Berührung eines Fiederblättchens nicht allein fast gleichzeitig sämtliche Fiederblättchen des einen Blattes, sondern aller 4 Blätter zusammen, wobei sich der gemeinsame Blattstiel abwärts senkt und oft sogar die Nachbarblätter seinem Beispiel folgen. Die minder reizbare Pflanze (am Morgen eines ziemlich kühlen aber klaren Tages) zeigt dagegen die einzelnen Erscheinungen, weil sie langsamer erfolgen, auch viel deutlicher. Wenn man hier eines der Endblättchen berührt, so erhebt sich dasselbe sammt dem ihm gegenüberliegenden Blättchen, worauf sich das folgende Blattpaar und so abwärts nacheinander die übrigen Blattpaare, und zwar immer langsamer, zusammenlegen, und sich bisweilen auch der gemeinsame Blattstiel abwärts senkt, aber selten die übrigen Blätter mit afficirt werden. Bisweilen legen sich auch nur die Blättchen der einen Seite des besonderen Blattstiels zusammen. Berührt man ein unteres Fiederblättchen, so setzt sich der Reiz in aufsteigender Richtung und bei Berührung eines mittleren Blättchens nach beiden Seiten hin fort. Bei einer Verletzung durch Abschneiden der Spitze eines Blättchens ist der Erfolg energischer, hier legen sich meistens die Fiederblättchen aller 4 Blätter zusammen. Ein kalter Luftstrom bewirkt gleichfalls ein Zusammenfallen der Blättchen, ebenso die Erkältung durch einen Tropfen Aether oder Alkohol, welcher später ein Absterben des von ihm berührten Theiles veranlaßt. Wasser von gleicher Temperatur als die umgebende Luft wird dagegen ohne Veränderung der Blätterlage vertragen, ja abgeschnittene, in Wasser gelegte, Blätter behalten 4 — 5 Tage lang ihre Reizbarkeit. Wasser von 30° R. wirkte, bei 16° Lufttemperatur, kaum verändernd; bis 40° erwärmt legten sich die Fiederblättchen, wenn das Endblatt das Wasser berührte, in aufsteigender Richtung zusammen, ebenso bei Anwendung von kochendem Wasser, welches die berührten Blättchen sofort tödtete (die Pflanze war zur Zeit dieses Versuches sehr unempfindlich). Brennen bewirkt, wie schon МАРКН nachgewiesen, dasselbe, wird aber von der Pflanze, gleich dem kochenden Wasser, schlecht vertragen. Säuren und ätzende Flüssigkeiten überhaupt, desgleichen ätherische Oele verhalten sich gleichfalls als Reizmittel¹⁾. Die zusammengeklappten Blättchen nehmen, wenn der Reiz, welcher nicht zerstörend wirkte, aufhört, wieder ihre vorige

¹⁾ RUMON, über das Verhalten der *Mimosa pudica* gegen mechanische und chemische Reizmittel. *Pocernozov's Annalen* XXV. p. 334.

Stellung ein, was nach der Lebendigkeit der Pflanze früher oder später, ja bisweilen schon 5 Minuten nach der einfachen Berührung stattfindet. Entfernt man, wie es MEYER gethan, sorgfältig die äußeren Gewebeschichten des Gelenkpolsters von der oberen oder von der unteren Seite bis zum Gefäßbündel, so senkt sich anfänglich das Blatt, erhebt sich aber später wieder und führt, zwar etwas träge und unvollkommen, seine periodischen Bewegungen aus; entfernt man dagegen die äußeren Schichten beider Seiten, so sinkt der Blattstiel herunter und hebt sich nicht wieder empor. Die trägere Bewegung beim Fehlen des compressibelen Gewebes einer Seite zeigt, daß beide mit einander und zwar als Antagonisten zur Hebung oder Senkung des Blattstiels thätig sind; allein es müssen dem Grade nach Unterschiede zwischen der oberen und unteren Seite des Gelenkes stattfinden, indem, wie BRÜCKE gezeigt hat, das compressibele Gewebe der oberen Seite freigelegt, sich stärker als das der unteren Seite krümmt, auch, bei einer Umkehrung der Pflanze und Messung der Winkel, die Spannung im oberen Theil des Wulstes der Erschlaffung im unteren Theile nicht genau entspricht, vielmehr dieselbe bedeutend übertrifft. Der obere Theil des Blattgelenkes am gemeinsamen Blattstiel ist überdies für äußere Reize fast unempfindlich, während der untere Theil sich durch seine Empfindlichkeit auszeichnet und kaum berührt, ein sofortiges Senken des Blattes veranlaßt. BRÜCKE hat ferner bewiesen, daß die Bewegungserscheinungen der *Mimosa pudica* in Folge äußerer Reize nicht mit den Schlafbewegungen der Pflanze identisch sind, indem nach ihm durch letztere die untere Seite des Gelenkpolsters nicht erschlaffen soll, so daß der in der Nachtstellung befindliche Blattstiel noch auf äußere Reize reagirt. Die Erscheinungen des Schlafens und Wachens beruhen nach BRÜCKE auf einer abwechselnden Verlängerung und Verkürzung der oberen und der unteren Wulsthälfte (wie bei *Oxalis* und *Phaseolus*), in der Nacht sind die Gelenke straff, am Tage aber nach der Reizung schlaffer. BRÜCKE glaubt, daß die beiden sich gegenüber liegenden Theile des Gelenkwulstes in verschiedenem Grade Flüssigkeiten aufsaugen, was durch Veränderungen im chemischen Proceß erklärt werde. — Stark wirkende Gifte (Blausäure) bewirken nach GÖPPERT¹⁾ sehr schnell eine Lähmung der Bewegungen, Behandlung mit Aether oder Chloroform veranlaßt nach CLEMENS gleichfalls, aber

1) GÖPPERT, de Acidi Hydrocyanici vi in plantis commentatio.

nur für kurze Dauer, den Verlust der Reizbarkeit. In der Sonne ist nach ihm die Betäubung viel nachhaltiger als im Schatten. Die Mimosa, in der Sonne narcotisirt, bedarf oftmals einer Stunde, bei einer Narcotisirung im Schatten aber nur 5—8 Minuten, um wieder reizbar zu werden¹⁾. — Ein Verweilen im luftleeren Raum soll, nach DUTROCHET und MEYER, gleichfalls die Reizbarkeit der Pflanze zeitweilig aufheben, so daß dieselbe unter dem Recipienten der Luftpumpe nicht einmal die nächtliche Stellung der Blätter annimmt.

Ueber den Einfluß der Elektrizität auf die *Mimosa pudica* sind Versuche von DREU (1776), A. v. HUMBOLDT, VAN MARUM und Anderen angestellt, welche nach MEYER'S Bericht aber keine genügende Bürgschaft für die alleinige Wirkung der Elektrizität zu geben vermögen, weil bei dem Funken der Leydener Flasche die mechanische Erschütterung des Schlages selbst in Rechnung kommt, so daß MEYER das Schließen der Fiederblättchen nur für eine Folge der Erschütterung ansieht und behauptet, daß eine isolirt stehende Sinnpflanze elektrisirt keine Contractionen und erst bei Berührung mit einer hölzernen Spitze eigenthümliche Erscheinungen zeige, welche eine Einwirkung der Elektrizität bekunden. Die Versuche mit der galvanischen Säule, welche jedoch nach MEYER ohne merklichen Einfluß auf die Sinnpflanze gewesen, würden sorgfältig angestellt, den Verdacht einer mechanischen Erschütterung ausschließen. — Einige Versuche, welche mein Freund PFLÜGER mit mir angestellt, zeigen nun, daß die *Mimosa pudica* wirklich für elektrischen Reiz empfindlich ist.

Man verbinde die Pole der secundären Inductionsspirale so mit der Pflanze, daß der eine Pol in die Erde des Blumentopfes gesteckt wird, während man den anderen in ein mit Wasser gefülltes Gefäß leitet. Auf einem Stativ nähert man nun die Oberfläche des Wassers einem der zusammengesetzten Blätter bis einige Fiederblättchen dasselbe mit ihren Spitzen berühren. Zur Erregung des inducirenden Stromes bedienen wir uns eines kleinen Grove'schen Elementes, welches mit der primären Rolle des Elektromotors in Verbindung gesetzt wurde. Durch die Schwingungen der in den primären Kreis eingeschalteten Feder wurden nun fortwährend Schließungen und Oeffnungen des

¹⁾ CLEMENS, Wirkung des Aethers und Chloroforms auf Menschen, Thiere und Pflanzen. Bern 1850. p. 27.

²⁾ MEYER, Pflanzenphysiologie Bd. III. p. 531.

primären Stromes hervorgebracht, also fortwährend Inductionströme in der aufgeschobenen secundären Rolle erzeugt. Da nun die Rolle des benutzten Inductionsapparates 3816 Windungen feinen Drahtes, die primäre aber einige Hundert von mitteldickem Draht besaß und außerdem mit wohlgefirnissten Eisendrähten ganz erfüllt war, so gab diese Vorrichtung, wenn man durch den eigenen Körper die Pole schloß, Schläge von niederschmetternder Kraft. Um den Strom in einem gegebenen Augenblicke ohne die geringste Erschütterung in die Pflanze einzuführen, wurde folgendes Verfahren benutzt, welches die Zoophysologen allgemein zum Tetanisiren der Nerven und Muskeln, befolgen. Es wird nämlich zu dem zu reizenden Theile irgend eine metallene Nebenschließung angebracht, welche die merkwürdige Eigenschaft hat, daß, so lange sie vorhanden ist, selbst bei den höchsten Inductionsspannungen, kein irgendwie bemerkbarer Zweigstrom entsteht. In dem Augenblick aber, wo man diese Nebenschließung unterbricht, indem man z. B. eine Schließung in Quecksilber sanft aushebt, brechen augenblicklich die mächtigen Ströme in den zu reizenden Theil hinein, ohne daß auch nur die mindeste Erschütterung stattfinden könnte und ohne daß in dem Spiel der schwingenden Feder die geringste Aenderung erfolgt. Sobald man also jene abblendende Nebenschließung entfernt und der Strom die Mimosa durchsetzt, sinken augenblicklich die Blätter, während die Fiederblättchen zusammenschlagen. Natürlich findet die Wirkung immer nur in dem Theile statt, den der Strom durchsetzt, die anderen bleiben ruhig, weil sie frei in der Luft stehen, also isolirt sind und so keinen unipolaren Wirkungen ausgesetzt sein können. Interessant ist, daß stets die höher gelegenen Fiederblättchen zuerst anfangen, sich zu bewegen, welche Bewegung darauf nach abwärts fortschreitet. Leitet man den Strom durch ein gegebenes Fiederblättchen ein, so bewegt sich dasselbe zuerst, die Bewegung schreitet darauf vorzugsweise nach abwärts fort, indem sie nach einander die tiefer gelegenen Blätter ergreift. So kann man durch einen Streifen Löschpapier, der in das Wasser taucht, die eine Hälfte des Blattes, und zwar die untere, bestimmen, von der Mitte an ihre Blättchen zusammenzulegen, während die obere Partie in viel geringerem Grade erregt wird. Es ist freilich daran zu denken, daß im genannten Versuch der Strom nicht die obere Hälfte berührte. Bemerkenswerth ist ferner, daß nach der auf die elektrische Reizung schnell folgenden Erholung die Erregbarkeit der Pflanze für diesen

Reiz bedeutend abgenommen hat. — Aus diesen Versuchen geht nunmehr unzweideutig hervor, daß die *Mimosa pudica* auch durch elektrische Reizung zu den ihr eigenthümlichen Bewegungserscheinungen veranlaßt werden kann. Es bleiben hier indessen noch eine Reihe interessanter Fragen zu erledigen, welche dahin gehen, zu bestimmen, in welcher Art die Elektrizität als Reizmittel auf diese Pflanze wirkt, ob nämlich, ähnlich wie bei den Nerven und Muskeln, hauptsächlich die Stromeschwankung jene Wirkungen hervorruft, oder ob auch der Strom in beständiger Größe einen Einfluß übt?

Nach MEYER soll sich der Reiz durch die Gefäßbündel, und zwar durch die Holzzellen und Gefäße, fortpflanzen; der entzündete Stamm bleibt reizbar, ein Durchschneiden der Gefäßbündel hebt dagegen die Fortpflanzung des Reizes auf. Beschädigungen (durch Schwefelsäure) bewirken eine Unterbrechung desselben. Ich vermute, daß MEYER bedingungsweise Recht hat, glaube jedoch, daß nur die saftführenden Zellen des Gefäßbündels den Reiz fortpflanzen. Wahrscheinlich werden hier die bastähnlichen Zellen, welche überall die Gefäßbündel begleiten und sogar in den zusammengesetzten Haaren (?) wiederkehren, eine nicht unwesentliche Rolle spielen. Der Saft aber findet sich im Gefäßbündel der Pflanze in einer großen Spannung, er tritt aus dem durchschnittenen Stengel in großer Menge und sehr schnell und zwar an beiden Schnittflächen hervor; ich vermute deshalb, daß auch die Fortpflanzung des Reizes eine Erscheinung² der Endosmose ist. Die Fortpflanzungsgeschwindigkeit ist nach Messungen von DUTROCHET eine verhältnißmäßige langsame; in den Blattstielen 8 — 14 Millimètres, im Stengel 2 — 3 Millim. in einer Secunde¹).

Wenn wir jetzt alles zusammenfassen, was sich über die Bewegungen der *Mimosa pudica* und deren Ursachen mit Sicherheit feststellen läßt, so zeigt sich:

1. Ein polsterartiges Gelenk als das Organ der Bewegung. — Ein compressibles Rindengewebe, dessen sich gegenüber liegende Theile, durch abwechselnde Zunahme der Turgescenz für die eine und der Erschlaffung für die andere Seite als Antagonisten wirken, veranlaßt die Hebung oder Senkung des von dem Gelenk getragenen Theiles, während

¹) Da ich im Herbst, und zwar nur mit einer Pflanze, experimentirte, so konnte ich nur eine kleine Reihe von Beobachtungen anstellen, indem für manche Versuche die Witterung nicht mehr günstig war.

die biegsame Beschaffenheit der Gefäßbündel im Gelenkpolster der Bewegung nicht entgegentritt.

2. Aeußere Reize der verschiedensten Art wirken, wenn sie die Pflanze nicht beschädigen, in nahebei gleicher Weise auf dieselbe. Häufige Wiederholung der Reize hat für kurze Zeit eine verminderte Empfindlichkeit zur Folge. — Die Schlafbewegungen der Sinnpflanze sind den auf äußeren Reiz veranlafsten Bewegungen zwar ähnlich, aber ihnen nicht identisch.

3. Der Reiz wird durch das Gefäßbündel fortgepflanzt und die Empfindlichkeit der Pflanze für denselben ist von der größeren oder geringeren Lebensthätigkeit, diese aber zum Theil von der Lufttemperatur abhängig.

Die Bewegung der Staubfäden vieler Gewächse in Folge einer Berührung (Berberis, Cistus, Parietaria u. s. w.) läßt sich zum wenigsten für Parietaria, wo dieselben zurückschlagen, ohne später wieder ihre vorige Lage anzunehmen, vielleicht als Turgescenzerscheinung, dem Aufspringen der Frucht von Impatiens ähnlich, auffassen. Der Rücken des Staubfadenträgers von Parietaria ist schon ursprünglich wie gekerbt und diese Kerben sind bei dem aufgeschlagenen Staubfaden stärker zusammengezogen. Eine sehr kräftige, zu enge Oberhaut, welche die Spannung vermehrt (wie bei Mimosa pudica und Impatiens), begünstigt auch hier die Zusammenziehung. — Bei Berberis, deren Staubfäden bei der Berührung plötzlich zum Pistille springen und ihren Staubbeutel an die Narbe legen, ist die Erklärung schwieriger, ebenso bei Parnassia palustris, wo die Staubfäden sich selbstständig nach einander und, wie A. v. Humboldt gezeigt hat, in bestimmter Ordnung erheben. Wenn man nämlich von der Rechten zur Linken, von 1 nach 5 zählt, so bewegt sich der Staubfaden 1 zuerst, indem er seine Anthere an die Narbe legt, ihm folgt der Staubfaden 3, dann 2, darauf 4 und endlich 5, was vielleicht mit der Blätterlage der Blüthe in Verbindung stehen möchte, indem sowohl beim Kelch als bei der Blumenkrone dieser Pflanze und deshalb wahrscheinlich auch beim Staubfadenkreise die Anordnung der Theile eine Blattspirale vermuthen läßt, deren Blätter in der vorhin beschriebenen Reihenfolge nach einander zur Reife kommen. Dafs diese Bewegung aber mit der Reife der Anthere in Verbindung steht, unterliegt wohl keinem Zweifel, denn sie erfolgt einzig und allein um diese Zeit. Ebenso dreht sich der Staubbeutel von Clethra arborea erst auf seinem Träger,

wenn er sich öffnen will; ein Gelenk vermittelt die Bewegung (p. 303)¹⁾. Auch die Antheridien der Kryptogamen öffnen sich erst zur Zeit ihrer Reife.

Die Narben von *Martinia*, *Gratiola*, *Bignonia* u. s. w., welche zur Zeit der Befruchtung ausgebreitet sind, legen sich bei Berührung zusammen; dasselbe erfolgt bei *Torenia asiatica* schon beim Betupfen mit einem Pinsel zum Zwecke der Bestäubung. Die Narben der *Torenia* öffnen sich einige Tage nach der Bestäubung wieder und sind nunmehr für erneute Berührung unempfindlich. Die Bewegung ist demnach hier, wie bei *Parnassia*, an einen ganz bestimmten Lebenszustand der Pflanze gebunden.

Außer den Bewegungserscheinungen der Staubfäden bei *Parnassia* und der Staubbeutel von *Clethra* u. s. w., welche ohne äußere Veranlassung selbstständig von der Pflanze ausgeführt werden und wenigstens im ersten Falle als Folge einer chemisch-physikalischen Thätigkeit (als Lebenserscheinung) der Pflanze selbst aufgefaßt werden müssen, giebt es noch andere scheinbar freiwillige Bewegungen, z. B. der Blätter von *Hedysarum gyrans*, wo das größere Endblatt des aus 3 Einzelblättern zusammengesetzten Blattes sich im Sonnenlicht der tropischen Zone bewegt, dagegen bei bedecktem Himmel ruht (A. v. HUMBOLDT), bei uns aber nur die gewöhnlichen Schlafbewegungen ausführt, während die kleinen Seitenblättchen sich bei hinreichend warmer, feuchter Luft auch in unserem Klima Tag und Nacht abwechselnd heben und senken und selbst an abgeschnittenen Zweigen nicht zur Ruhe kommen. Gelenkpolster bilden hier, wie bei *Mimosa pudica*, die Bewegungsorgane.

Wenn wir nun auch für sehr viele Fälle die erste Ursache der Bewegungen im Pflanzenreiche noch nicht erklären können, so ist zum wenigsten doch der Mechanismus der Bewegungsorgane so ziemlich bekannt und lassen sich die Erscheinungen selbst, zum größten Theil, als Spannungsphänomene, entweder durch eine ungleichseitige Zusammenziehung der Theile beim Austrocknen, oder durch örtliche Turgescenz und Erschlaffung eines bestimmten parenchymatischen Gewebes auffassen, welche wahrscheinlich durch Diffusion vermittelt werden und unter

¹⁾ WYDLER, Verstäubungsfolge der Anthere von *Saxifraga* und *Dianthus*. Flora 1853. p. 24.

²⁾ MEYEN berichtet sehr ausführlich über alle von ihm und anderen Beobachtern angestellte Versuche, ohne jedoch die Erscheinungen erklären zu können. Ich hatte bis jetzt nicht Gelegenheit *Hedysarum* selbst zu beobachten.

dem Einflusse des Gesammtlebens der Pflanze stehen. Muskeln und Nerven, welche in den höheren Thierklassen die Bewegungen vermitteln, fehlen der Pflanze; die Bewegungserscheinungen in den höheren Gruppen des Pflanzenreiches können deshalb nicht wohl mit den willkürlichen Bewegungen im Thierreich, die unter dem Einflusse des Sensoriums stehen, verglichen werden.

Die Pflanzenkrankheiten und deren Ursachen.

§. 89. Die Krankheiten der Pflanze sind Störungen oder Unregelmäßigkeiten im normalen Lebensgange der Gewächse; sie können, wie ihre Ursachen, localer, aber auch allgemeiner Natur sein und sowohl nach den letzteren, als auch nach der Art der Pflanze in verschiedener Weise in die Erscheinung treten.

Wir besitzen eine große, aber im Allgemeinen ziemlich unerquickliche, Literatur über die verschiedensten Krankheiten der Nutzpflanzen, in der häufig mehr Theorien als Thatsachen vertreten sind. Nun ist es allerdings in vielen Fällen schwer, eine bestimmte Krankheit und deren Ursache richtig zu erkennen, weil dazu vor allen Dingen eine genaue Bekanntschaft mit den normalen Verhältnissen einer gegebenen Pflanze erforderlich ist; wo konnten wir aber bis jetzt auch nur eine einzige Nutzpflanze, sowohl anatomisch als auch physiologisch, hinreichend genau, wo hätte man auch nur eine einzige durch alle Lebensphasen und unter den verschiedensten Verhältnissen erforscht und ihr abzulauschen versucht, wie sie normal leben will und muß? Unsere im Allgemeinen noch sehr geringe Kenntniss vom normalen Leben der Gewächse ist zum großen Theil Schuld daran, daß wir die abnormen Zustände derselben noch viel weniger kennen. Die Vorliebe zu Generalisiren hat andererseits viel geschadet, wobei häufig Ursache und Wirkung verwechselt wurde; endlich aber sind die Land- und Forstwirthe oder die Gärtner, welche die beste Gelegenheit und zugleich den Beruf haben, die Pflanzenkrankheiten zu studiren, sehr selten zu gleicher Zeit auch Pflanzenanatomien und Physiologen, die letzteren aber haben noch seltener Gelegenheit, neben den normalen Verhältnissen auch die krankhaften Erscheinungen einer gegebenen Pflanze durch die verschiedenen Entwicklungszustände auf dem Acker oder im Walde selbst zu verfolgen. Studien über das Leben und somit auch über die Krankheiten der Gewächse lassen sich aber nicht im Zimmer allein anstellen, sie müssen zunächst auf dem Acker und im Walde gemacht werden. Die Ansichten über bestimmte Krankheiten der Gewächse und deren Ursachen sind deshalb noch vielfach sehr getheilt, noch weniger aber hat man Mittel zur Abhilfe derselben gefunden. Bei den zahlreichen, durch atmosphärische Einflüsse veranlafsten, Uebeln ist, da man über die Ursache keine Gewalt hat, auch keine directe Abhilfe möglich, man kann nur zu ermitteln versuchen, welche Bedingungen die Krankheit schwächen oder vermehren, um danach seine Mafregeln zu nehmen. Der experimentelle Theil der Pflanzenphysiologie liegt überhaupt noch sehr im Argen; mit der Chemie und mit den Erfahrungen der Praxis verbündet, dürfte man aber auch hier Aufschlüsse und vielleicht in vielen Fällen Abhilfe erwarten. — Diejenigen Krankheiten, welche durch Pilze veranlafst werden, kennen wir, insbesondere durch die Bemühungen v. MOHL's (über die Weinkrankheit) und TULASNE's, sowie DE BARY's (über die Brandpilze u. s. w.), am besten; ich selbst habe mich vielfach mit der normalen und abnormen Lebensweise verschiedener Pflanzen be-

schäftigt und werde mich deshalb im Folgenden zunächst an meine eigenen Beobachtungen halten¹⁾.

Der erste, d. h. der ursprüngliche, Grund sämtlicher Pflanzenkrankheiten ist, wie ich glaube, immer in äußeren Veranlassungen zu suchen, er liegt vielleicht niemals in der Pflanze selbst. Was wir bei Culturpflanzen Entartungen nennen, sind Veränderungen im normalen Lebensgange, durch Umstände hervorgerufen, welche dem Gedeihen des Gewächses ungünstig waren. Alle Culturpflanzen sind, wenn sie durch die Cultur in irgend einer Weise verändert wurden, ideel mehr oder weniger entartet und diese Entartung vermehrt sich mit der Dauer der abnormen Verhältnisse (Bd. I. p. 426).

Der Landwirth verlangt, wie es in der Natur der Sache liegt, den größten Ertrag von seinem Acker, und wendet alle ihm bekannte Mittel an, um selbigen zu erzielen; er düngt, um der Pflanze Bodennahrung zu geben, mit organischen und mineralischen Substanzen, und zwingt dieselbe dadurch häufig zu einer größeren Production als ihr normal ist. Eine reichliche Zufuhr stickstoffreicher Bestandtheile erhöht nun in den meisten Fällen sowohl die Quantität als auch die

¹⁾ Zur Literatur über die Pflanzenkrankheiten im Allgemeinen:

DE BARY, Brandpilze. Berlin 1853.

A. BRAUN U. CASPARY, über einige neue Krankheiten der Pflanzen. Berlin 1854.

— BRAUN, Spelzenrost des Roggens. Bot. Zeit. 1846. p. 801.

KNIGHT, Philosophical Transactions. London 1795.

J. KUHN, das Befallen des Rapses durch *Sporidesmium exitiosum* KUHN, Bot. Zeit. 1856. p. 89. — Ders., das Erkranken der Möhren. Bot. Zeit. 1856. p. 105. — Ders., die Krankheiten der Culturgewächse. Berlin 1858.

MEYER, Pflanzenpathologie. Berlin 1841.

V. MOHL, die Fleckenkrankheit der Maulbeerblätter durch *Septoria mori*. Bot. Zeit. 1854. p. 761.

QUECKETT, das Mutterkorn der Gräser. Transact. of the L. S. (Bot. Zeit. 1853.)

RABENHORST, Krankheit der Maulbeerblätter. Bot. Zeit. 1854. p. 904.

REGEL, die Schmarotzergewächse und die mit ihnen in Verbindung stehenden Krankheiten. Bot. Zeit. 1854. p. 695.

REISSCK, über die Fäulnis der Mohrrüben. Sitzungsbericht der Akademie zu Wien 1852.

STEIN, über die Schütte. Flora 1853. p. 15.

TREVIRANUS, über den Spelzenbrand des Roggens. Bot. Zeit. 1846. p. 629. —

Ders., Taschenförmige Bildungen der Pflaumen. Bot. Zeit. 1846. p. 641.

TULASNE, Mémoire sur l'Ergot des Glumacées. Annales des sciences 1853. —

Ders., sur les Uredinées et Ustilaginées. Annales des sciences 1854.

UNGER, Pilze an Nadelhölzern beobachtet. Bot. Zeit. 1847. p. 249. — Ders., die Exantheme der Pflanze. 1833. — Ders., Beiträge zur vergleichenden Pathologie, ein Sendschreiben an Prof. SCHÖNLEIN. 1840.

WECK, zur Pflanzenpathologie. Verhandl. des Vereins preussischer Rheinlande von BUDGE. 1854.

V. WERNERCK, Versuch einer Pflanzenpathologie und Therapie. 1807.

Qualität der geernteten Früchte, allein sie hat auch häufig eine Ueberreizung der Pflanze zur Folge, welche geiler emporsteigt und dann oftmals für ungünstige atmosphärische Verhältnisse ungleich empfindlicher ist, oder deren saftreiche Theile durch größeren Stickstoffgehalt unter gegebenen Umständen leichter der Fäulnis verfallen. Anderentheils ist eine zu häufige Wiederkehr derselben Pflanze auf demselben Acker Schuld der Entartung. Da wir nun wissen, daß jedes Gewächs ganz bestimmte mineralische Stoffe in einer ebenso bestimmten Menge zu seinem Gedeihen bedarf und selbige aus dem Boden nehmen muß, diese also dem Acker entzieht, so ist es die eigentliche Aufgabe des Landmannes, beim Fruchtwechsel solche Pflanzen zu wählen, deren Bedürfnisse an mineralischen Stoffen wesentlich von einander verschieden sind, wörtüber die Aschenanalysen derselben Auskunft geben. Mit der Entziehung mineralischer Stoffe durch eine bestimmte Pflanze geht aber der Einfluß der Beschattung des Bodens durch dieselbe Hand in Hand. Halmfrüchte mit schmalen, senkrecht stehenden, Blättern beschatten den Boden nur wenig, Gewächse dagegen mit tüppiger dichter Belaubung und wagerecht liegenden Blättern gewähren einen trefflichen Schutz vor den austrocknenden Einflüssen der Sonne und des Windes, sie erhalten dem Boden die einmal vorhandene Feuchtigkeit und vermehren dieselbe durch eine reichliche Thaubildung, welche schon mit dem Eintritt des Abends beginnt (*Onobrychis*, *Lupinus*, *Hedysarum*, *Medicago*). Die Verwitterung und Verwesung dauert so im feucht erhaltenen Boden fort und durch dieselben mehrt sich dessen Fruchtbarkeit, während umgekehrt eine nur wenig Schatten gewährende Pflanze nicht allein durch Austrocknung die Verwitterung und Verwesung hindert, sondern auch durch directe Einflüsse der Sonnenwärme und des Windes die flüchtigen Verwesungsstoffe, eine Hauptquelle der Stickstoffnahrung, für die Pflanze entführt. Der so günstige Einfluß der Lupine auf den Boden ist gewiß zum großen Theil in der reichlichen Blattbildung und in der durch sie veranlaßten Beschattung zu suchen. Im Walde zeigt sich dasselbe; die Kiefer wird, wenn sie ein gewisses Alter erreicht hat und sich astrein macht, niemals den Boden verbessern; während die Tanne, Fichte und Buche, als Schattenbäume im dichten Bestand gezogen, die Humusdecke des Bodens mit jedem Jahre vermehren. Ein Wechsel von Blatt- und Halmpflanzen ist deshalb ebenso wichtig, als ein Wechsel solcher Gewächse, die auf verschiedene mineralische Nahrung Anspruch machen.

Die ersten Ursachen der Krankheiten unserer Culturpflanzen im Großen sind deshalb zunächst zweierlei: 1. eine zu reichliche Ernährung, eine Uebercultur, und 2. eine zu geringe oder unrichtige Ernährung, eine Untercultur. Im Kleinen sehen wir bei den Gartengewächsen dasselbe, auch diese kränkeln häufig, weil wir ihnen, wenn sie einem tropischen Himmelsstriche angehören, oftmals künstlich nicht diejenigen Verhältnisse bieten können, welche sie zum normalen Gedeihen verlangen. Wo dies gelingt, wie es der Pflege und Sorgfalt der Gärtner mit der Zucht tropischer Orchideen wirklich gelungen ist, da vegetiren auch bei uns fremde Gewächse vortrefflich. So gedeihen auch die Nelumbium-Arten und viele tropischen Nymphaeaceen, welche zunächst eines erwärmten fließenden Wassers bedürfen, in den künstlichen Teichen des mit vielem Geschmack angelegten Borsie'schen Gartens zu Moabit bei Berlin, welche durch das warme Abflusswasser der Dampfkessel gespeist werden, vortrefflich, und könnte man über ihren Anblick das nördliche Klima vergessen. Aber keinem Gärtner würde es einfallen, tropische Orchideen im erwärmten Boden allein ziehen zu wollen, für sie, und namentlich für die an den Bäumen kletternden Arten, ist eine feuchte warme Luft, wie sie die Schluchten des tropischen Urwaldes bieten, nothwendig.

Eine große Anzahl unserer Gewächshauspflanzen kränkt, weil 1. häufig Pflanzen, aus sehr verschiedenen Ländern und Klimaten stammend, in demselben Raum vereinigt sind, dessen Temperatur- und Feuchtigkeitsverhältnisse unmöglich allen gleich gut zusagen können, und 2. Mangel an Raum, namentlich zur Winterzeit, die freie Entwicklung hindert. Wer Gelegenheit hatte, tropische Pflanzen in ihrem Vaterlande oder auch nur da kennen zu lernen, wo sie, obschon nicht einheimisch, dennoch im Freien fortkommen und oftmals verwildert sind, der wird dieselben Gewächse, wenn er sie in unseren Warmhäusern wiederfindet, häufig kaum zu erkennen vermögen. So hat der Drachenbaum (*Dracaena Draco*) unserer Gewächshäuser, welcher nicht zur Blüthe kommt und sich deshalb auch nicht verzweigt, kaum eine Aehnlichkeit mit den riesenhaften, eine mächtige Zweigkrone bildenden, Exemplaren desselben Baumes auf den atlantischen Inseln.

Was wir Entartung nennen, sind deshalb, wie ich glaube, zunächst Folgen ungünstiger Verhältnisse, welche die Pflanze vom normalen Lebensgange abführen und mehr und mehr einen krankhaften Zustand derselben einleiten. Ich glaube nicht an eine freiwillige,

d. h. von den äußeren Umständen unabhängige, Entartung; wohl aber mag der Same oder das Pfropfreis einer kränkeldenden Pflanze wieder eine schwächliche Nachkommenschaft bringen, die unter ungünstigen Verhältnissen noch tiefer herabsinken wird, umgekehrt aber, in günstige Bedingungen gebracht, sich, wie die Erfahrung lehrt, wieder erholen kann. Wer kennt eine Entartung der wilden Gewächse, z. B. der sogenannten Unkräuter oder derjenigen Pflanzen, welche unter ihnen günstigen Verhältnissen leben? Die Batate (*Convolvulus Batatas*), auf Madeira und den Canaren vielfach gebaut, ist dort noch von keiner Krankheit befallen worden; die Banane aber, die sich nur durch Knospen vermehrt, gedeiht das eine Jahr so gut als wie das andere.

Wenn wir nun weiter die verschiedenen Krankheiten der Pflanzen betrachten, so haben wir locale und allgemeine zu unterscheiden. Die ersteren können durch äußere Verletzungen mancherlei Art, aber auch durch Schmarotzerpflanzen, desgleichen durch Thiere, welche bestimmte Theile derselben zu ihrer Nahrung wählen, hervorgerufen werden und bisweilen, wenn die Eingriffe in das Leben sehr heftig sind, eine allgemeine Erkrankung zur Folge haben. Die anderen dagegen beruhen zunächst in kosmischen Verhältnissen; plötzliche Temperaturschwankungen, große Nässe oder große Dürre, heftige Winde, Frost u. s. w. sind dann die Ursachen, und will ich versuchen hierfür einzelne Beispiele anzuführen.

Zu den äußeren zufälligen Verletzungen gehört das Rindenschälen des Wildes, welches den jungen Tannen- und Fichtenbeständen so vielen Schaden verursacht. Jede Verletzung der Rinde des Baumes, die bis zum Holzring geht, ist, wenn sie eine bedeutende Ausdehnung erreicht, immer gefährlich, indem, wie die schönen Versuche von HARTIG¹⁾ und TRÉCUL²⁾ über die Reproduction der Rinde beweisen, nur unter Abschluß der Luft eine neue Rindenbedeckung für den verletzten Theil entsteht. Durch Glas oder Kaoutschouk vor der Verdunstung geschützt, bildet sich hier durch den zurückgebliebenen Theil der Cambiumschicht eine neue secundäre Rinde, welche, durch Korkschichten äußerlich geschützt, alsbald der künstlichen Bedeckung nicht mehr bedarf (p. 79). Sogar die Rinde erzeugt, wo sie nur vom

¹⁾ HARTIG, Entwicklung des Jahresringes der Holzpflanzen. Bot. Zeitung 1853. p. 553. — Desgleichen HARTIG's Forstbotanik.

²⁾ TRÉCUL, Reproduction du bois et de l'écorce. Annal. d. scienc. 3e Série. XIX. und mehrere folgende Aufsätze in den Annales des sciences.

Holz stellenweise getrennt, aber sonst mit dem Stamm in Saftverbindung geblieben, durch die ihr anhängenden Theile der Cambiumschicht, unter günstigen Verhältnissen neue und oftmals höchst interessante Holzbildungen. Ja HARTIG glaubt sogar, daß sich aus den Markstrahlen des frischen Holzes (Splintes) ein neues Bildungsgewebe entwickeln könne. (?) Bleibt aber die durch Entrindung entstandene Wunde unbedeckt, so vernarben sich nur ihre Ränder, allein die Bildung einer neuen Rinde unterbleibt, weil das zarte Cambiumgewebe vertrocknet ist. Das Vermögen der Bäume Wunden zu vernarben ist überhaupt verschieden; die Buche besitzt dasselbe in einem höheren Grade als die Eiche, welche, wenn ihr Aeste genommen werden, nur langsam und schwierig die Stumpfe überwallt, während solche bei der Buche viel schneller und vollkommener geschlossen werden. Die Eiche wird deshalb viel leichter hohl als wie die Buche; der Regen sammelt sich in den verletzten Stellen und führt eine Fäulnis des Holzes herbei, die oftmals den späteren Untergang des Baumes zur Folge hat. Ja sogar der Stamm der Fichte, welche, wie alle mit Harz durchtränkte Hölzer, länger der Fäulnis widersteht, wird durch schlecht ausgezogene Harzscharren, in welchen sich das Regenwasser sammeln kann, gefährdet (p. 82). Unsere Kopfweide aber, in der Regel aus einem seiner Spitze beraubten Steckling gezogen, trägt damit schon den Grund zum Hohlwerden ihres Stammes in sich selbst und entgeht wohl selten ihrem Schicksal. Die Kernfäule, Rothfäule und Weißfäule des Holzes sind nur verschiedene Formen der meistens von Pilzen begleiteten Fäulnis des Holzes.

Wie der Baum seine Rindenverletzungen, so überwindet auch die krautartige Pflanze äußere Beschädigungen leichter oder schwieriger und in verschiedener Weise; Kork ist überall das Vernarbungsgewebe. Die angeschnittene Kartoffel bedeckt durch Korkbildung ihre Wunde; eine gehemmte Verdunstung der Schnittfläche erleichtert auch hier die Vernarbung. Der saftreiche Stengel der *Opuntia*, dessen Gewebe die Feuchtigkeit sehr fest hält, vernarbt dagegen auch im grellsten Sonnenschein seine Wunden, ja man pflegt sogar die als Stecklinge zur Cochenillezucht bestimmten zweijährigen Zweige dieser Pflanze auf Tenerife für 3—4 Wochen auf die Mauern in den Sonnenschein zu legen, damit die Zweige etwas Saft verlieren und Zeit zur Vernarbung gewinnen, wogegen die Stecklinge, frisch abgebrochen, im feuchten Boden leicht verfaulen.

Alte Opuntienzweige leiden, ob in Folge äußerer Verletzungen (?), häufig an dem Ausflufs eines traganth-ähnlichen Gummis, der selten zu heilen ist und immer weiter um sich greift. Unsere Pflaumen- und Kirschbäume haben namentlich an der Veredelungsstelle von demselben Uebel, am Gummiflufs, zu leiden, das gleichfalls in der Regel unheilbar erscheint. Ein geringer Harzausflufs vieler Nadelbäume (*Picea*, *Larix*) ist dagegen, wie ich glaube, kaum als eine Krankheit zu betrachten; die Pflanze entledigt sich hier nur der für sie überflüssigen Secrete. Dem Drachenaum (*Dracaena Draco*) entquillt bei der Vernarbung erhaltener Verletzungen ein rother, harzartiger Saft, das sogenannte Drachenblut, welches fertig in keinem Theile der Pflanze, der überhaupt alle Harz- und Gummigänge fehlen, vorkommt und sich erst während der Vernarbung bildet. Etwa 6—8 Tage nach der Verletzung beginnt dieser Ausflufs und verschwindet wieder mit der erfolgten Vernarbung.

Nach dem Grade der Verletzung und nach dem Einflufs des von ihm getroffenen Theiles auf das Gesamtleben der Pflanze, desgleichen nach dem Grade der Vernarbungs- und Reproductionsfähigkeit der letzteren, ist natürlich die Gefahr äußerer Verletzungen und Verstümmelungen für das Leben der Pflanze sehr verschieden.

Die vollständige Entlaubung der Bäume durch Raupenfrafs wird wohl selten oder niemals in einem Jahre einen Baum ertödtet; wenn sie dagegen oftmals wiederkehrt, so wird sie für denselben, durch die Entziehung der zur Aufnahme der Luftnahrung und der Respiration wesentlichen Organe sehr nachtheilige Folgen hinterlassen; und ebenso muß auch die Traubenkrankheit durch den Verlust der Blätter nachtheilig auf den Weinstock wirken. Viel schädlicher dagegen ist der Verlust der Knospen. Das Wild, welches im Winter die Knospen der Bäume abfrisst, läßt bekanntlich keine junge Baumanpflanzung aufkommen; die Bäumchen bleiben krüppelig und erheben sich selten. Verletzungen der Wurzel sind nicht minder schädlich, so sterben krautartige Gewächse, deren Wurzeln von Engerlingen beaggt wurden, gar häufig in Folge dieser Beschädigungen.

Locale Krankheiten, durch Schmarotzerpflanzen veranlaßt, können unter Umständen sehr gefährlich werden. Hier sind namentlich die echten parasitischen Pilze, welche sich in die lebenden Zellen einnisten und deren Säfte verzehren, als arge Feinde der Gewächse zu nennen. Diese ungebetenen Gäste rufen bisweilen eine solche Verän-

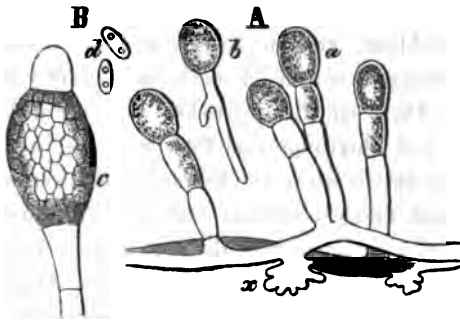
derung im normalen Lebensgange der Pflanze hervor, daß selbige sogar ihren Habitus ändert, wofür *Euphorbia Cyparissias* von *Accidium* befallen, das schlagendste Beispiel liefert. Die Veränderungen des Fruchtknotens der Gräser, die wir als Mutterkorn bezeichnen, durch einen anderen Pilz, den *Claviceps* (p. 186), sowie die Zerstörungen durch die Brandpilze überhaupt, sind zu auffallend und in ihren Folgen für die Pflanzen zu verderblich, als daß man nicht seit lange nach ihnen gefahndet hätte; allein erst TULASNE und DE BARY haben hier ein rechtes Licht verbreitet, indem sie genannte Pilze durch ihre verschiedenen Lebensphasen genauer verfolgten und selbige als die Urheber des Brandes, des Mutterkorns u. s. w. nachgewiesen haben. Ich hatte Gelegenheit vor einigen Jahren das *Accidium pini*, welches im saftigen Rindengewebe lebt und den Kieferwäldern Thüringens Gefahr droht, desgleichen das *Accidium columnare*, das gern auf der Nadel junger Tannen nistet und deren Absterben herbeiführt, zu studiren¹⁾. Beide Schmarotzerpilze bilden ein aus zahlreichen Gliederfäden bestehendes Mycellum, das bei *A. pini* bis zum Cambium des Kiefernzweiges vordringt, bei *A. columnare* aber das ganze Gewebe der Tannennadel durchzieht. Die Fructification beider Pilze bricht bei dem ersteren aus der Rinde, bei dem zweiten aus der Blattepidermis hervor. Das *Accidium columnare* geht nicht auf die Zweige und in die Rinde; das *A. pini* dagegen dagegen befällt, wie es scheint, niemals die Nadeln; im saftigen Gewebe der Rinde nistend und sich dort immer weiter verbreitend, wird es namentlich jungen Beständen gefährlich, dazu bringt die Unzahl der leicht keimenden Sporen den jungen, noch nicht durch Periderma geschützten Zweigen immer neue Gäste.

Der Pilz, welcher die Krankheit der Rebe veranlaßt (das *Oidium Tuckeri*), dringt zwar nicht in das Innere der Zellen, sondern bleibt auf der Oberhaut der jungen Weinbeere und des Blattes, legt sich aber mit besonderen Saugorganen fest an dieselbe (Fig. 286), so daß unterhalb dieser Haftorgane die Oberhautzellen braun werden und ihren Saft verlieren, das Absterben der Oberhaut aber die weitere Ausbildung der Weinbeere und des Blattes verhindert. Zwar wachsen beide eine Zeit lang, vom Stamm aus ernährt, allein, da die abgestorbene, nicht mehr dehbare Oberhaut der Beere der Ausdehnung der

¹⁾ Protokoll der sechsten Versammlung der Forstwirthe aus Thüringen. Sondershausen 1856. p. 44—46.

inneren Theile nicht mehr folgen kann, so entstehen Risse, welche in unserem Klima, bei feuchter Witterung, faulig werden, im trockenen Sommer Madeiras aber das Austrocknen der erkrankten Beere befördern, so daß die ganze Traube verdorrt noch bis zum Herbst am Stocke hängt. Die Blätter des Weinstockes aber, welche meistens an der Unterseite stärker befallen und überdies anfänglich nur stellenweise den Pilz ernähren, werden, ehe sich derselbe über ihre ganze

Fig. 286.



Fläche ausbreiten kann, weil die erkrankten Partien hinter den gesunden im Wachstum zurückbleiben müssen, kraus und buchtig und vertrocknen zuletzt gleich den Beeren. Wenn der Pilz, wie in der Regel, bald nach der Blüthe erscheint, so ist die Einwirkung desselben am verheerendsten, weil jetzt die junge Beere und das noch jugendliche Blatt, mit einer zarten Oberhaut versehen, seinem Angriff nur geringen Widerstand bieten, wogegen eine schon halb ausgewachsene Beere mit mehr entwickelter Oberhaut, desgleichen ein weiter ausgebildetes Blatt zum wenigsten nicht in dem Maße von seinem Angriff leiden, und Trauben, welche Ende Mai zu Funchal in eine Leimauflösung getaucht wurden, durch das sich bildende Leimhäutchen vollständig von ihm verschont blieben. Die Dehnbarkeit des Leimüberzuges verhinderte das normale Wachstum und Reifen der Beere nicht, während an demselben Stocke andere nicht mit Leimwasser behandelte Trauben eine Beute des Pilzes wurden. Das viel empfohlene Bestreuen der Rebe mit gepulvertem Schwefel kann wohl nur bei Anwendung von Schwefelblüthe und zwar durch die derselben anhängende Schwefelsäure wirksam sein; der gepulverte Schwefel dagegen liegt neben dem Pilz und ohne ihn zu behindern auf den Blättern,

Fläche ausbreiten kann, weil die erkrankten Partien hinter den gesunden im Wachstum zurückbleiben müssen, kraus und buchtig und vertrocknen zuletzt gleich den Beeren. Wenn der Pilz, wie in der Regel, bald nach der Blüthe erscheint, so ist die Einwirkung desselben am verheerendsten, weil jetzt die junge Beere und das noch jugendliche Blatt, mit einer zarten Oberhaut versehen, seinem Angriff nur geringen Widerstand bieten, wogegen eine schon halb ausgewachsene Beere mit mehr entwickelter Oberhaut, desgleichen ein weiter ausgebildetes Blatt zum wenigsten nicht in dem Maße von seinem Angriff leiden, und Trauben, welche Ende Mai zu Funchal in eine Leimauflösung getaucht wurden, durch das sich bildende Leimhäutchen vollständig von ihm verschont blieben. Die Dehnbarkeit des Leimüberzuges verhinderte das normale Wachstum und Reifen der Beere nicht, während an demselben Stocke andere nicht mit Leimwasser behandelte Trauben eine Beute des Pilzes wurden. Das viel empfohlene Bestreuen der Rebe mit gepulvertem Schwefel kann wohl nur bei Anwendung von Schwefelblüthe und zwar durch die derselben anhängende Schwefelsäure wirksam sein; der gepulverte Schwefel dagegen liegt neben dem Pilz und ohne ihn zu behindern auf den Blättern,

Fig. 286. Der Traubenpilz. *A* Unter der Form des *Oidium Tuckeri*, wie ich denselben auf Madeira beobachtet habe, *a* die sich ablösenden *Oidium*-Sporen, *b* das Haftorgan des Pilzes, *c* eine keimende *Oidium*-Spore. *B, c* Die *Cicynobolus*-Frucht des Traubenpilzes, nach v. Monz's Abbildung copirt, *d* die Sporen derselben. (*A* ist 400mal, *B* 450mal vergrößert.)

wie ich in St. Cruz de Tenerife und zu Cadix gesehen habe. Das *Oidium Tuckeri* macht den Rebenstock direct nicht krank, es schadet ihm nur indirect durch den Verlust der Belaubung. Der Weinstock, welcher im Jahre vorher Blätter und Trauben durch den Pilz verloren, schlägt im kommenden Fröhjahr wieder aus und kann, wenn die Bildung des Pilzes unterbleibt, gesunde Zweige und im Herbst wohl ausgebildete Trauben bringen, wovon ich mich auf Madeira vielfach überzeugt habe. Der Theil der Rebe, welcher auf oder dicht über der Erde liegt, bleibt dort überhaupt vom Pilz verschont, während der einige Fuß über dem Boden erhobene Theil desselben Zweiges, von ihm befallen, Blätter und Trauben verliert, was vielleicht durch die größere Erwärmung der dicht über dem Boden liegenden Luftschicht zur Tageszeit und die stärkere Erkältung derselben zur Nachtzeit zu erklären wäre, sich übrigens auch auf Tenerife, desgleichen in Portugal und Spanien bewährt hat. Die Rebenstücke auf Madeira sind keineswegs durch die Weinkrankheit, sondern nur in Folge vernachlässigter Cultur, weil man seit 1852 keine Weinernte gehabt, und durch die Anlegung der Zuckerfelder, deren tägliche, sehr starke Bewässerung von den Wurzeln des Weinstockes nicht vertragen wurde, ausgegangen. Die Weinkrankheit hat nämlich auf Madeira seit 1852 die Weinernte gänzlich vernichtet. Sie ist jedoch schon früher auf der Insel unter demselben Namen (Mangra, Mehlthau) vorgekommen und hat schon damals vielen Schaden angerichtet, wie alte Pachtcontracte von Calheta, westlich von Funchal, beweisen. Auch in Portugal will man dasselbe Uebel schon vor mehr als 50 Jahren, jedoch in geringer Ausdehnung, gekannt haben. Auf Tenerife zeigte sich die Krankheit ein Jahr später als auf Madeira, war auch nicht in gleichem Mafse verheerend, und auf Gran Canaria, wo man den Wein nicht an Gelenden, sondern sehr kurz gehalten, auf Feldern ohne Stöcke zieht, hat sie bis jetzt am wenigsten geschadet. — Man kennt mehrere Fructificationsformen des Traubenpilzes, aber leider noch nicht die Weise und den Ort, wo derselbe überwintert¹⁾. Ich glaube nicht, daß man irgend wie berechtigt ist, eine vorhergehende Erkrankung des Weinstockes anzunehmen, denn die junge Beere und das Blatt erscheinen vor der Ankunft des Pilzes vollkommen gesund und ohne gelbe oder braune Flecken, ja letztere sind häufig, wenn schon der Pilz seine Fäden,

¹⁾ Man vergleiche meinen Bericht über die Vegetation auf Madeira und Tenerife p. 44—58.

einer Spinne ähnlich, über die Oberhaut verbreitet hat, noch nicht erkennbar, erscheinen auch immer zuerst an der Stelle, wo das Haftorgan des Schmarotzerpilzes die Oberhaut berührt und wahrscheinlich ihre Säfte entführt; von diesen Stellen aus schreitet alsdann das Absterben der Oberhaut weiter. In Madeira sind sowohl junge als alte Weinanlagen und sämtliche Rebensorten befallen, nur der Serpial mit dickerer Oberhaut hielt sich im ersten Jahre des Auftretens der Krankheit etwas besser als die übrigen Sorten.

Diejenigen Pilze, welche ohne besondere Haftorgane auf der Oberhaut der Blätter u. a. w. leben und niemals ihre Fäden in das Innere der sie ernährenden Pflanze schicken, scheinen für die letztere weniger nachtheilig zu sein; ein dumpfiger Standort und ein kränklicher Zustand des Gewächses mögen namentlich ihr Gedeihen befördern. Die Blätter der alten Lorbeeräume sehr dunkler Waldschluchten auf Madeira und Tenerife sind oft mit einem schwarzen, aus gegliederten Pilzfäden bestehenden Anflug bedeckt, der sich auch auf den dumpfig stehenden Orangenbäumen vielfach findet und unseren Gärtnern gleichfalls bekannt ist. Auch der sogenannte Mehlthau, ein Pilzanflug, auf den Blättern, findet hier seine Stelle. Ebenso sind Flechten und Moose, welche den Stamm vieler Bäume bekleiden, nicht als Schmarotzer zu betrachten, sie schaden überhaupt dem Baume nicht, da sie sich nur von den Zersetzungsproducten seiner bereits abgestorbenen Rinde nähern, doch sind die Flechten häufig ein Zeichen der kränklichen Beschaffenheit des Baumes; in einem kräftig vegetirenden Bestande, findet man sie selten. Die Moose und Laubmoose aber, welche vorzugsweise in dunklen feuchten Wäldern auf der Rinde leben, darf man keinesfalls für Feinde, wohl aber für Begleiter gewisser Pflanzen halten.

Weniger schädlich als die echten Pilzschmarotzer, deren zahllose Sporen und rasche Entwicklung in kürzester Zeit dem Uebel eine

¹⁾ Zur Literatur über die Weinkrankheit:

- BOUCHÉ, Mittel gegen die Krankheiten des Weinstocks. Bot. Zeit. 1853. p. 662.
 — Flora 1852. p. 547.
 v. MOHL, die Traubenkrankheit. Bot. Zeit. 1852. p. 9. — 1853. p. 585. — 1854. p. 369.
 SCHACHT, Madeira und Tenerife mit ihrer Vegetation. Berlin 1858. p. 52—58.
 v. SPRECKELSEN, neues Verfahren die Wein- und Rosenkrankheit durch Schwefelblüthe zu vernichten. Hamburg 1858.
 TULASNE, sur le champignon, qui cause la maladie de la vigne. Compt. rendus XXXVII. 1853.

ungeheurere Verbreitung geben und so die anfänglich locale Erscheinung bald zu einer allgemeinen Krankheit umgestalten, sind die parasitischen Gewächse höherer Ordnung (*Thesium*, *Melampyrum*, *Orobanche*, *Cuscuta*, *Viscum*, *Loranthus*, *Rafflesia*, *Balanophora* u. s. w.). Der schädliche Einfluß dieser Parasiten auf die Nährpflanze richtet sich ganz nach der Zahl und Angriffsweise der Schmarotzer. *Orobanche ramosa* und *Cuscuta epilinum* können, wo sie in großer Menge ein Hauf- oder Leinfeld befallen, demselben viel Schaden thun. Auch die Mistel kann, wenn sie in großer Anzahl auf einem Baume vorkommt, denselben sehr beeinträchtigen. So kannte ich einen alten Ahorn im Rauthal bei Jena, nahe dem Dorfe Closewitz, der viele Hundert großer Mistelbüsche ernährte und durch selbige im Winter wie belaubt erschien und dessen Aeste durch eben so viele, oft wunderlich gestaltete, Holzanschwellungen verunstaltet waren, da sowohl *Viscum* als auch *Arceuthobium* eine örtliche Holz- und Rindenvermehrung der Nährpflanze zur Folge haben; der Baum selbst war seinem Absterben nahe¹⁾. Die Mistel und wahrscheinlich auch andere ihr verwandte Schmarotzer vermehren sich durch Wurzelanschlag unter der Rinde, sie schaden der Nährpflanze durch Saftentziehung und sind entweder in der Wahl derselben beschränkt (*Loranthus* soll nur auf Eichen und *Citinus* nur auf den *Cistus*-Arten vorkommen), oder durchaus nicht wählerisch (*Viscum album* ist auf fast allen Wald- und Obstbäumen, Nadel- und Laubbölzern beobachtet worden; auf der Eiche erscheint es nur sehr selten und für die Buche ist es mir gar nicht bekannt).

Verletzungen durch den Legestachel bestimmter Insecten, welche ihre Eier in die gemachte Wunde legen, haben oftmals eigenthümliche Wucherungen des Zellengewebes zur Folge, welche zum Theil als Galläpfel bekannt sind. Die Fortdauer des Reizes während der Ausbildung der Eier scheint hier eine Hypertrophie der Gewebe zu veranlassen. Die Ausbildungsweise und die Formen dieser Geschwülste sind aber ebenso sehr nach den Pflanzen als nach dem Theile derselben, desgleichen nach der Art des Insectes, das sie veranlaßte, verschieden. So wird die Eichenknospe, wenn sie vor dem Entfalten von einer Gallwespe angestochen worden, indem sämmtliche Theile der Zweiganlage sich hypertrophisch entwickeln, zu einer großen einer noch geschlossenen Blume vergleichbaren Anschwellung. Aehnliche Verände-

¹⁾ Ich besitze eine genaue Zeichnung dieses Baumes, der leider vor einigen Jahren geschlagen ist.

runge sind für die Knospe der Fichte, durch den Stich von *Chermes abietis* als Mißbildungen bekannt, welche im frischen Zustande einer gelben Himbeere gleichen. Eine genaue Untersuchung der Entwicklung und des Baues der verschiedenen, durch Insectenstiche veranlaßten, Anschwellungen der Pflanzengewebe möchte noch manches Interessante ergeben. — Derartige Beschädigungen sind übrigens für die Pflanze selbst nur von localer Wirkung und deshalb weniger schädlich als die Borkenkäfer und solche thierischen Gäste, welche im saftführenden Gewebe der Rinde des Stammes und der Zweige ihre Wohnung nehmen und dort oft tödtliche Verheerungen anrichten.

Während man im Allgemeinen die Blattläuse, und mit Recht, für Feinde der Culturpflanzen erklärt und sie sorgfältig zu entfernen sucht, cultivirt man in den warmen Ländern das zu ihnen gehörige Cochenillen-Insect (*Coccus Cacti*) mit vorzüglicher Sorgfalt. Dasselbe gedeiht nur auf den jungen Zweigen der *Opuntia* und beschädigt dieselben nicht wenig, so daß ein Zweig, der einmal eine Zucht getragen, zur zweiten Ernte nicht mehr tauglich ist. Die trägen, fast unbeweglichen Thiere leben gesellig bei einander, und da, wo sie in Menge sitzen, bleibt die Ausbildung des Zweiges hinter den von ihnen verschonten Stellen zurück, so daß mäfsige Vertiefungen auf der Oberfläche entstehen und auch die Oberhaut Beschädigungen erleidet, welche, wenn sich der Zweig später erholt, durch Korkbildung vernarbt werden¹⁾. — Die Blattläuse sollen nach KUNN einen zuckerhaltigen Saft aussenden und durch selbigen die Erscheinung auf den Blättern veranlassen, welche wir Honigthau nennen²⁾. Obschon ich diese alte Ansicht direct nicht widerlegen kann, so sind doch sicher die oft in großen klaren Tropfen auf der Oberseite der Ahornblätter, welche im Frühjahr plötzlich nach einer einzigen kalten Nacht erscheinen, ohne Zuthun der Blattläuse entstanden; auch sondert die Erle unter ähnlichen Verhältnissen einen bitter schmeckenden Saft, welcher überhaupt das junge Blatt bedeckt und dessen klebrige Beschaffenheit veranlaßt, aus besonderen Drüsen in größter Menge aus-

1) RATZBURG, die Waldverderber. Berlin 1850.

2) Man sehe meinen Bericht über die Vegetation auf Madeira und Tenerife p. 58 — 66.

3) Die sehr fleißige, vielfach auf eigene Beobachtung sich gründende, Zusammenstellung der verschiedenen Pflanzenkrankheiten des genannten Verfassers kommt mir leider erst jetzt (Mitte October) zur Hand. Es ist sehr dankenswerth, daß sich ein praktischer Landwirth einmal mit diesem wichtigen Gegenstand beschäftigt.

Dagegen ist es richtig, daß Bänke und andere Gegenstände unter einer Linde, deren Blätter Honigthau bedeckt, gleichfalls mit kleinen Tropfen desselben klebrig süßen Saftes bespritzt sind, und daß in der Regel zahllose Blattläuse die Unterseite der Lindenblätter bedecken.

Die Pflanzenkrankheiten, durch schädliche kosmische Einflüsse veranlaßt, sind wie ihre Ursache allgemeiner Natur, d. h. sie befallen selten nur eine Stelle des Gewächses und verschonen die anderen, es sei denn, daß der eine Theil besser geschützt oder fester und überhaupt für schädliche Einflüsse unempfindlicher als der andere wäre. Plötzliche Temperaturschwankungen, kalte Nächte, die auf warme Tage folgen, bewirken häufig für gewisse Pflanzen eine Erkältung, die sich in verschiedener Weise äußern kann. So halte ich den Honigthau auf den Blättern des Ahorns, der Linde u. s. w. für eine Folge solcher Erkältung, wodurch das im Blattgewebe vorhandene Stärkmehl in Zucker verwandelt und von der Oberhaut ausgeschieden wird. Auch die erste Ursache der Erkrankung des Kartoffelblattes beruht, meiner Ueberzeugung nach, auf einer derartigen Erkältung; die Form der sogenannten Kräuselkrankheit ist sogar, wie es scheint, mit einer Umwandlung des Stärkmehls im Blattgewebe in Zucker verbunden. (Schwefelsäure bewirkt eine dunkelrothe Färbung des blauen oder violetten Saftes.) — Die ersten gelben Flecken der eigentlichen Kartoffelkrankheit zeigen sich auf der Oberseite des Blattes, in der Regel nach einer kalten Nacht, welche einem warmen Tage folgte, allein sie bilden sich nicht immer zu braunen Flecken aus, sondern bleiben bei günstiger Witterung ohne weiteren Nachtheil für die Pflanze. Auf ihnen konnte ich niemals Pilze entdecken. Wenn dagegen bei veränderlicher feuchter Witterung die ursprünglich gelben und oftmals nur bei grellem Sonnenschein erkennbaren Flecken eine braune Färbung annehmen und fäulig werden, so ist jederzeit auch der bekannte Kartoffelpilz (*Peronospora infestans*) vorhanden. Derselbe wuchert namentlich am Rande der Flecken und scheint allerdings durch seine weitere Ausbreitung und zwar, wie ich vermuthe, durch die ihm anhängende fäulige Jauche die rasche Ausdehnung der erkrankten Stelle über das Blatt und das Rindengewebe der Pflanze zu befördern, niemals aber ist es mir gelungen, seine Sporen auf einem gesunden Blatte

1) T. HARTIG, Ausscheidungen der Blätter. Bot. Zeit. 1855. — v. SCHLECHTEN-DAL, Zucker auf Blättern. Bot. Zeit. 1844. p. 6. — UNZER, Zuckerdrüsen der Blätter. Flora 1844.

zur Keimung zu bringen und sind andere Beobachter darin bis jetzt nicht glücklicher gewesen. Die Fäden des Pilzes wachsen zwar durch die Spaltöffnungen in die Athemhöhle und schicken Seitenäste wieder aus den ersteren heraus, allein sie dringen niemals weiter in das Blattgewebe und gehen noch viel weniger in das gesunde Gewebe des Blattstiels und des Stengels hinab. Die Peronospora unterscheidet sich deshalb wesentlich von den Brandpilzen, welche im gesunden Gewebe wuchern, und selbst von dem Weinpilze, welcher sich auf der gesunden Oberhaut ansiedelt, indem sie nur von dem Saft bereits abgestorbener, faulender Zellen leben. Ich kann aus diesem Grunde den Kartoffelpilz nicht für den Urheber der Krankheit ansehen und ebenso wenig an die Uebertragung der Krautkrankheit auf die Knollen durch denselben glauben. Die von SPEERSCHNEIDER angestellten Versuche, wo junge gesunde Kartoffelknollen, mit kranken Blättern zusammengebracht, binnen kurzer Zeit fäulige Flecke mit Pilzbildungen zeigten, scheinen mir mehr für die Ansteckung durch die fäuligen Säfte der erkrankten Blätter als für die Ansteckung durch den Pilz zu sprechen. Doch könnte vielleicht ein Versuch mit Sporen eines kranken Blattes auf einem Filter gesammelt und mit destillirtem Wasser ausgewaschen, dann ein anderer Versuch mit dem erkrankten Blatte selbst und endlich ein dritter ohne Berührung mit dem Pilz und mit dem kranken Blatte, an Knollen derselben ganz gesunden Staude ausgeführt, hieüber entscheiden?¹⁾

Die Knollenkrankheit der Kartoffel zeigt sich unter zweierlei Formen, 1. als nasse und 2. als trockene Fäule; die erstere ist ein wahrer Fäulnisproceß und von allen den verschiedenen Erscheinungen der Fäulnifs begleitet, die zweite dagegen ist eine Vernarbung der erkrankten, aber meistens noch nicht zur eigentlichen Fäulnifs gekommenen, Partien, durch Korkbildung im Umkreis der erkrankten Stellen, wodurch die weitere Verbreitung des Uebels beschränkt wird und sogar die Auflösung des Stärkmehls in der kranken Partie nicht weiter greift. Dafs die Krautkrankheit der Kartoffel in atmosphäri-

¹⁾ Ich habe den Versuch in der oben beschriebenen Weise angestellt und je 2 Kartoffeln, in Löschpapier gewickelt, in einen besondern Topf mit Erde, welche feucht gehalten wurde, eingescharrt. Die kranken Blätter enthielten reichlich Sporen, ebenso war das Filter mit ihnen übersät. Die Kartoffeln, am 30. September eingescharrt und alle 8 Tage untersucht, blieben sämtlich gesund, selbst Stellen, wo die Oberhaut beschädigt worden, waren nicht erkrankt. Ich kann nur um Wiederholung des Versuches bitten.

schon Verhältnissen zu suchen ist, hat, wie mir scheint, das Jahr 1857 bewiesen, dessen ungewöhnlich gleichmäßiger und trockener Sommer zum wenigsten auf sandigem Boden keine Blattkrankheit der Kartoffel aufkommen ließ, und überhaupt einen reichlichen Ertrag an Knollen lieferte, deren völlige Ausbildung in den feuchten und wechselnden vorhergehenden Jahren durch das frühzeitige Absterben des Krautes, in Folge der Krankheit, behindert wurde. An der Südseite Madeiras, wo man jährlich zwei oder drei Kartoffelernten macht, hat sich überdies die Krankheit nur in den Wintermonaten, und zwar vorzugsweise in den feuchten Wintern, weniger in dem sehr schönen und verhältnismäßig trockenen Winter 1856—57, gezeigt, für die Sommerernte ist sie um Funchal, dessen Klima durch die Gleichmäßigkeit seiner Temperatur ausgezeichnet ist, nicht bekannt, wohl aber im Dorfe Camacha (2000 Fufs über dem Meere), wo auch im Sommer kalte Nebel häufig sind. Mittelbar sind freilich die atmosphärischen Einflüsse auch für die Weinkrankheit, indem sie das Gedeihen des Weinpilzes befördern oder verhindern, von wesentlichem Einflufs, denn warme feuchte Luft begünstigt das Wachsthum der Pilze, trockene Wärme aber tödtet dieselben. Auch der Kartoffelpilz stirbt ab, wenn der faulende Flecken, auf dem er wuchert, vertrocknet¹⁾.

¹⁾ KLOTZSCH schreibt die Erkrankung der Kartoffel einer Entartung der Pflanze durch das Alter der Sorte zu, und dringt deshalb auf Anzucht neuer aus Samen gezogener Sorten. Den Pilz erklärt er mit mir für den Begleiter der Krankheit. CASPARY, KUHN und Andere dagegen halten ihn für den Urheber des Uebels.

²⁾ Zur Literatur über die Kartoffelkrankheit:

CASPARY, die Kartoffelkrankheit. Bot. Zeit. 1855. p. 583. — 1857. p. 602. — Ders., über die Spaltöffnungen der Kartoffel und das Entstehen der Pocken. Bot. Zeit. 1857. p. 116.

FOCKE, die Krankheit der Kartoffeln. Bremen 1846.

HARTIG, Recherches sur la maladie des pommes de terre. Amsterdam 1846.

V. HOLLE, über den Kartoffelpilz. Bot. Zeit. 1858.

JANSSEN und SCHACHT, über Kartoffelkrankheit. Verhandl. der naturforschenden Gesellschaft zu Hamburg 1846.

KLOTZSCH, Nafs- und Trockenfäule der Kartoffel. Landwirthschaftl. Zeit. 1857. p. 2. Bot. Zeit. 1854. p. 516. — Ders., Recension des Berichts von SCHACHT über die Kartoffel. Landwirthschaftl. Zeit. 1856.

LEGELER, Kartoffelkrankheit. Bot. Zeit. 1846. p. 817.

V. MARTINS, die Kartoffelepidemie. München 1842.

J. MÜNTER, die Krankheit der Kartoffeln. Berlin 1846.

PROTZ, die Natur der Kartoffelpflanze und die Ursache ihrer Krankheiten. Nordhausen 1854.

RIECKE, das Befallen der Culturpflanzen, insbesondere der Kartoffeln. Nordhausen 1856.

SCHACHT, die Kartoffel und deren Krankheiten. Bericht an das königl. Landes-Oekonomie-Collegium. Berlin 1856.

Einige Pflanzen verlangen viel Licht, andere lieben mehr Schatten; eine gewisse Menge des Lichtes aber ist fast allen Pflanzen zum Gedeihen nothwendig. (Künige am nassen Gestänge der Bergwerke lebende Rhizomorphen scheinen des Lichtes entbehren zu können.) Unter einem dunkeln Hochwald schwindet sogar in südlichen Breiten das sonst so mächtige Unterholz, desgleichen verkommen gewisse Pflanzen, wenn ihnen nicht Licht genug gegeben ist; die sogenannte Bleichsucht wird häufig dem Lichtmangel zugeschrieben. Allein wie nicht in allen Fällen das Licht zur Bildung des Blattgrüns nothwendig ist, so kann auch dessen Bildung beim Lichtzutritt bisweilen unterbleiben, wofür die weiß und grün gefleckten Blätter vieler Zierpflanzen die Beweise liefern.

Hefige Winde sind für manche Pflanzen schädlich. Der Kaffeestrauch kann die im Winter um Funchal vorherrschenden westlichen Winde durchaus nicht vertragen, man pflanzt ihn deshalb innerhalb der Umgrenzung hoher Mauern; aber dennoch sterben regelmäßig diejenigen Zweige ab, welche über die Mauer hinausragen, freistehend geht die ganze Pflanze zu Grunde.

Anhaltende Dürre ist gleichfalls den meisten Gewächsen zu ihrer normalen Entwicklung nachtheilig. Mit dem Eintritt des trockenen Wetters, im Juni, verschwindet an dem nicht bewaldeten und nicht durch Cultur bepflanzten und bewässerten Theile der Südseite Madeiras das Grün der Berge, um bald nach den ersten Herbstregen (Anfang October) wiederzukehren. Auch die Culturpflanzen würden vergehen, wenn sie nicht durch Wasserleitungen, welche das bewaldete höhere Gebirge speist, reichlich erquickt würden. Auf einigen der canarischen Inseln ist der Einfluß der Bewässerung noch sichtbarer; Lazarote und Fuerta ventura, welche im Sommer fast allen Grüns entbehren, sind dafür im Winter mit tippigen Kornfeldern und dem saftigen Grün des *Mesembryanthemum crystallinum* bekleidet. Ihnen fehlt das höhere bewaldete Gebirge und mit demselben das Wasser zur Berieselung, wogegen Gran Canaria, reichlich mit Wasser versehen, auch im trockene-

SCHAUER, die Stockfäule der Kartoffeln. Verhandl. des baltischen Vereins 1845.
 SPEERSCHNEIDER, Ursache des Erkrankens der Kartoffelknolle. Bot. Zeit. 1857.
 p. 121.

UNGER, zur Kenntniß der bei der Kartoffelkrankheit vorkommenden Pilze. Bot. Zeit. 1847. p. 305.

WENDEROTH, Gutachten über die Kartoffelkrankheit. Correspondenzblatt des kurhessischen landwirthschaftl. Vereins 1846.

nen Sommer seine Culturvegetation bewahrt. Manche Krankheit der Culturpflanzen, deren Ursache wir bis jetzt nicht sicher kennen, ist vielleicht Folge eines Wassermangels, welcher nach dem Grade und nach der Dauer, desgleichen nach der Eigenthümlichkeit der Pflanze, mehr oder weniger nachtheilige Wirkungen ausübte. Sogar die jüngeren Zweige der *Opuntia Ficus indica* schrumpfen zusammen, wenn Alles um sie her versengt ist (im August an der Sonne besonders exponirten Orten), werden aber nach den Herbstregen wieder glatt. Nur die *Euphorbia canariensis* mit einer Wachsschicht auf der Oberhaut, welche an älteren Zweigen die letztere an Dicke 2 bis 3mal übertrifft, widersteht auch dem glühendsten Sonnenbrande ohne zu verschrumpfen.

Anhaltende Nässe ist gleichfalls vielen Pflanzen schädlich. Die Kartoffelstaude ersäuft, wenn sie nur 2 Tage in einer Wasserlache steht; eine rasch um sich greifende Fäulniss anderer Art als bei der Blattkrankheit, welche hier Wurzeln und Stengel angreift, ertödtet die Pflanze. Der Weinstock ist, seitdem man auf Madeira das Zuckerrohr anbaut, durch die reichliche Bewässerung des letzteren, aber keineswegs durch die Traubenkrankheit, ausgegangen.

Wieder bedarf jedes Gewächs zu seinem normalen Gedeihen einer bestimmten Wärmemenge, worin neben örtlichen Hindernissen der Verbreitung des Samens und der Bodenbeschaffenheit, sowie den Feuchtigkeitsverhältnissen, ein Hauptfactor für die Vertheilung der Pflanzen über die Erde liegt. Nun scheint es im Allgemeinen mehr auf die Summe der Wärme des ganzen Jahres oder der ganzen Wachstumsperiode einer Pflanze, als auf die mittlere Temperatur des Sommers anzukommen. — Man baut die Gerste auf den Canaren und in Lappland; die mittlere Sommertemperatur zu Sta. Cruz de Tenerife ist $+ 20^{\circ}$ R., die mittlere Wintertemperatur dagegen $+ 14,5^{\circ}$ R.; die mittlere Sommertemperatur von Lappland wird zu $+ 8^{\circ}$ angegeben. Auf Madeira und den Canaren gedeihen die Gerste und der Weizen nicht mehr im Sommer, sie werden im December gesät und im April geerntet; der Mais dagegen, welcher bei uns nur selten zur Reife kommt, giebt auf den Canaren vom Frühling bis zum Spätherbst zwei Ernten, er braucht dort 3 Monate zur völligen Ausbildung. Die *Camellia* bildet in den 600 — 1000 Fufs über dem Meere gelegenen Gärten um Funchal stattliche, vom Januar bis März mit Blüten überdeckte, Bäume, von der Höhe und Stammstärke unserer Apfel-

bäume, bleibt aber in den tiefer gelegenen, ihr zu warmen, Gärten krüppelig. Aus demselben Grunde findet man auf den höheren Gebirgen, zumal in den südlichen Breiten, mit der zunehmenden Höhe verschiedene, wenn auch nicht scharf begrenzte, vielmehr allmählig ineinander übergehende, Vegetationszonen. Auf Tenerife geht die tropische Culturvegetation (Bananen, Datteln, Palmen, Drachenbäume), bis etwa 1000 Fufs, dann beginnt der Lorbeerwald (*Oreodaphne foetens*, *Persea indica*, *Laurus canariensis* und *Phoebe barbusana*) mit *Erica arborea*, *Myrica Faja* und einigen *Ilex*-Arten. Bei etwa 3000 Fufs nehmen die Lorbeeren ab und die Kiefer (*Pinus canariensis*) mischt sich unter dieselben, bis sie allmählig den Laubwald verdrängt und nur das Unterholz sie bis zu 4000—5000 Fufs hinauf begleitet. Die *Erica* steigt dabei höher als die *Myrica* und der *Ilex*. Ueber 5000 Fufs gedeihen auch die Kiefern minder gut, sie bleiben niedriger, gehen aber mit dem *Juniperus Cedrus* noch weit über 6000 Fufs hinauf, wo sich der *Cytisus proliferus* zu ihnen gesellt, während der *Cytisus nubigenus* bei 9000 Fufs die äußerste Vegetationsgrenze bezeichnet. Die *Erica arborea* steigt auf Madeira über 5000 Fufs hinauf, die schönsten und grössten Exemplare findet man zwischen 4000—5000 Fufs über dem Meere (Fig. 287). Die *Oreodaphne foetens*, welche dort ebenso hoch hinaufgeht, wird auf Tenerife nur durch die canarische Kiefer, welche auf Madeira fehlt, verdrängt, die letztere aber ist in einer Höhe von 3000—4000 Fufs am kräftigsten und erscheint als wundervoller, bis zum Boden hinab beästeter, weit über 100 Fufs hoher, Baum, von der Tracht unserer Weifstanne. Wenn sie dagegen fast bis zum Meere hinabgeht, so gewinnt sie, in den unteren Regionen einzeln stehend, einen ganz anderen Habitus, bleibt niedrig und erhält eine unregelmässig ausgebreitete Krone. Nach den neuesten spanischen Vermessungen ist nun der Pico de Teyde 13,355 Fufs, die Schneedecke geht im Winter bis etwa 5000 Fufs hinab, schwindet aber schon im April und zu Anfang Mai ist selbst die Spitze ohne allen Schnee. Mit der Höhe nimmt natürlich auch die mittlere Jahreswärme ab, und im Sommer werden die täglichen Schwankungen mit zunehmender Höhe immer bedeutender; am Tage wirkt bei wolkenlosem Himmel die Sonne sehr energisch, Nachts aber ist die Erkältung nicht minder beträchtlich. Die Pflanzen der höheren Region müssen demnach einen solchen Wechsel vertragen können, während die eigentlich tropischen Ge-

wächse der unteren Region einer gleichmäßigen Temperatur und einer größeren Wärmesumme des Jahres bedürfen.

Im Wasser der heißen Quellen von 40—60° R. leben bekanntlich noch bestimmte Pflanzen (eine Chara auf Island), auch hat ADAMSON am Senegal sogar in einem Sandboden, der bis 76° Cels. erwärmt

Fig. 287.



Fig. 287. *Erica arborea* von Paul da Serra, 4500 Fufs über dem Meere. Der Stamm hat $6\frac{1}{2}$ Fufs Umfang. Aehnliche Ericabäume stehen in einem verwilderten Garten nahe der Kirche San Antonio da Serra, desgleichen auf dem Wege zum Pico Ruivo. Auf Tenerife habe ich sie nicht von solcher Gröfse gesehen.

war, Pflanzen gefunden¹⁾. Dagegen soll die Lerche und Zwergbirke eine Kälte, bei welcher das Quecksilber gefriert, vertragen. Diese Extreme zeigen uns, daß es sowohl Pflanzen giebt, welche ohne Nachtheil viel Wärme, als auch andere, die ohne Schaden eine große Kälte vertragen, dazwischen wiederum andere, denen ein schneller und bedeutender Temperaturwechsel keinen wesentlichen Nachtheil bringt. Im Allgemeinen darf man aber wohl annehmen, daß eine zu große Wärme nicht zuträglich ist (die freistehende, der Sonne sehr exponirte, Buche verliert nach der Sonnenseite nicht selten ihre Rinde²⁾), und daß eine den Siedepunkt des Wassers erreichende Hitze unter allen Umständen für die Pflanze tödtlich wirkt. Umgekehrt wird an allen saftigen lebendigen Theilen der Pflanze ein Sinken der Temperatur auf oder unter den Gefrierpunkt nicht mehr vertragen. Der Frost tödtet die Pflanze, wofür das Erfrieren der Kartoffelknolle und der Runkelrübe hier als Beispiel dienen möge.

In den kalten Tagen des Januar und Februar 1855, wo das Thermometer bis auf $-16-18^{\circ}$ R. herunterging, wurden mehrere Kartoffelknollen dem Froste ausgesetzt. Die erfrorenen Knollen waren steinhart; beim Durchschneiden knirschten sie, als wenn man Eis durchschneidet. Obschon nun die Knollen durch ihre ganze Masse gefroren waren, so zeigte sich das Eis doch nur unter der Schale und in der Mitte (im Mark) in krystallinischer Gestalt. Unter der Schale war ein wirkliches Eislager gebildet, das auf dem Quer- oder Längsschnitt strahlenartige Spaltungsflächen zeigte. Hier, wo die Flüssigkeit vor dem Erfrieren sichtbar in größter Menge vorhanden war und sich vielleicht allmählig dahin gesammelt hatte, war durch die Ausdehnung des zu Eis werdenden Wassers das Zellengewebe gesprengt, was sich beim Auftauen der Knollen sehr deutlich zeigte, indem die Schale vom Fleisch der Kartoffel vollständig getrennt erschien.

Ist die Kartoffel einmal gefroren, so hilft auch das vorsichtigste Auftauen zu Nichts, sie wird weich und zuletzt breiig; bleibt dabei die Schale unverletzt, so kann sie noch lange liegen, ohne sich wesentlich zu verändern, auch kann man sie 5 — 6 mal hinter einander

¹⁾ GLÖCKNER, Handbuch der Erdkunde p. 301 und p. 676.

²⁾ Ich habe im Thüringer Walde nicht selten alte hochstämmige Buchen gesehen, welche auf diese Weise, und zwar nur nach der Sonnenseite, beschädigt waren, auch ist diese Erscheinung den Förstern wohlbekannt. (CASPARY spricht über Sonnenrisse bei den Obstbäumen. Botanische Zeitung 1857. p. 153.)

aufs neue erfrieren lassen, ohne wesentliche Veränderungen wahrzunehmen. — Durchschneidet man aber die erfrorene und wieder aufgethaute Kartoffel, so erscheint sie weich, ihr Gewebe ist schwammig, läßt sich jedoch noch immer scheiden, wobei man sich leicht überzeugt, daß wenigstens diejenigen Zellen, welche das Stärkmehl enthalten, durch den Frost nicht gesprengt sind. Beim Zusammendrücken verhält sie sich genau wie ein Schwamm, es quillt eine wässerige Flüssigkeit massenhaft hervor, welche, so wie der Druck aufhört, wieder eben so schnell in das Gewebe zurücktritt. Dasselbe ist nicht mehr ganz farblos und schwärzt sich an der Luft sehr schnell, es hat einen schwachen, etwas unangenehmen Geruch und faden, aber keineswegs süßen Geschmack, auch konnte ich vermittelst Eiweiß und Schwefelsäure keinen Zucker nachweisen. Das Stärkmehl der gefrorenen Kartoffel zeigt keine Veränderung, doch schien mir bisweilen die Schichtung der Körner deutlicher zu sein. Selbst wenn man die erfrorene Knolle durchschnitten 8—14 Tage liegen läßt, ist das Stärkmehl noch zum größten Theil vorhanden, auf der Schnittfläche hat sich dagegen unter Umständen, wenn dieselbe nicht abtrocknen konnte, eine breiige Masse gebildet, welche aus Stärkmehlkörnern und zahllosen außerordentlich kleinen Körnchen, wahrscheinlich Zersetzungsproducten desselben besteht, die, wenn hinreichend Flüssigkeit auf dem Objectträger vorhanden ist, sich in Molecularbewegung befinden.

Nicht selten trennen sich durch das Erfrieren und Auftauen die Parenchymzellen der Kartoffelknolle vollständig von einander, so daß sie isolirt erscheinen, dagegen sind die Zellenwände durch den Frost nicht chemisch verändert worden, indem sie wie vorhin durch Jod und Schwefelsäure eine blaue Färbung annehmen.

Die erfrorene Kartoffel kann natürlich nicht mehr als Setzkartoffel dienen, da ihre Zellen durch den Frost getödtet sind, was sich auch schon aus der schlaffen Beschaffenheit der Zellenwände sofort ergibt; sie ist dagegen zur Gewinnung des Stärkmehls, oder zur Verwerthung desselben für die Brennerei sehr wohl verwendbar, auch als Viehfutter möchte sie noch denselben Werth besitzen. Die Zuckerbildung aus dem Stärkmehl der Kartoffel und in Folge dessen das Süßwerden im Winter kann nicht dem Froste zugeschrieben werden, es muß in einer langsamen Umwandlung des Stärkmehls in Zucker schon über dem Gefrierpunkt, wie bei der Keimbildung, seine Ursache finden.

Läßt man Runkelrüben im Winter bei starken Kältegraden (+ 10 bis

12° R.) gefrieren, so werden dieselben steinhart und klingend, durchschnitten ist ihr bis dahin weißes undurchsichtiges Gewebe durchscheinend geworden. Eiskristalle liegen in Gruppen an ganz bestimmten, durch sie gesprengten Orten des Gewebes und zwar ist die Schale, wie bei der Kartoffel, durch solche Eismassen von dem primären Rindenparenchym, dann wieder das Cambium der einzelnen Gefäßbündel vom inneren Theile derselben und endlich vielfach auch das die Gefäßbündel in radialer Richtung trennende Gewebe durch sie gesprengt worden. Sehr häufig sind überhaupt noch die jüngsten äußersten Gefäßbündelkreise durch die Eisbildung von einander gelöst. Unter dem Mikroskop sieht man die einzelnen Eismassen langsam schmelzen, und wählt man am besten die in radialer Richtung zwischen den Gefäßbündeln des Centrums liegenden größeren Eismassen, welche aus zahlreichen mit einander verklebten Eisstücken von der Gestalt polyedrischer Zellen bestehen, aber ohne Rückstand zu hinterlassen beim Schmelzen unter dem Mikroskop vollständig verschwinden, wobei sich die schmelzende Masse, indem sich die Lage ihres Schwerpunktes verändert, häufig um sich selber dreht. Die Eisstücke, welche die zusammengesetzten Eismassen bilden, scheinen somit die Eiskerne der gesprengten Zellen zu sein. Die durch diese Eismassen entstandenen Lücken im Gewebe sind theils von zerrissenen, nicht selten aber auch von scheinbar unversehrten, nur aus dem Verband getretenen und zerdrückten Zellen umgrenzt. Ob auch der Zellensaft in den übrigen Theilen des Gewebes erfroren ist, läßt sich nicht mit Sicherheit entscheiden. Das Parenchymgewebe der Rüben selbst, welches vor dem Erfrieren viel Luft im Intercellularsystem enthält und deshalb ein weißes undurchsichtiges Ansehen hatte, wodurch die Gefäßbündel und der Cambiumring, dem die Luft im Intercellularsystem der cambialen Zelle fehlt, scharf markirt wurden, ist jetzt durch den Verlust der Luft durchsichtig geworden, nur die Gefäße sind noch mit derselben erfüllt; aus dem Intercellularsystem ist sie dagegen vollständig verschwunden.

Das Gewebe der gefrorenen Rübe hat seine Widerstandsfähigkeit gegen Druck, die es im lebenden Zustande im hohen Grade besitzt, beinahe vollständig verloren, es läßt sich, einem Schwamme gleich, zusammendrücken, zieht aber beim Aufhören des Druckes den verlorenen Saft eben so schnell wieder zurück¹⁾. Die Futterrübe schien

¹⁾ GÖFFERT hat bei anderen Pflanzen dasselbe beobachtet, TREUTMANUS, Pflanzenphysiologie Bd. II. p. 698, dagegen ein Zerreißen der Zellenwände nicht gesehen.

dem Grade nach ungleich mehr als die Zuckerrübe collabirt zu sein, sie verlor deshalb, an der Luft liegend, auch schneller ihren Zellsaft, vertrocknete mit anderen Worten rascher als die erfrorene Zuckerrübe. Die mikroskopische Untersuchung ergab, außer einem Gerinnen und Zusammenziehen des Primordialschlauches keine weiteren Veränderungen, Carminlösung färbte dagegen den Zellkern, wie bei abgestorbenen Zellen überhaupt, schön rosenroth (Jod und Schwefelsäure bewirken eine blaue Färbung der Zellwände). Die Zellen waren nicht wie bei der erfrorenen Kartoffel aus dem Verband getrennt, wohl aber erschien die Verbindung unter einander aufgelockert. Die Zuckerrübe schwärzte sich an der Luft sehr schnell, die Futterrübe dagegen färbte sich viel weniger.

Während nach dem Obigen, sowie nach den bekannten Erscheinungen des Erfrierens krautartiger Gewächse schon durch einen einzigen Nachtfrost, diejenigen Zellen, deren Säfte gefrieren, getödtet sind, sollen, nach den Angaben einiger Forstleute und Botaniker, die Bäume ein Erfrieren ihrer Säfte ohne besonderen Nachtheil vertragen. Sie erhalten zwar Frostspalten, die nicht selten bis zum Marke gehen und deren Richtung dem Verlauf der Holzbündel folgt, und deshalb beim geraden Stamm gerade, beim spiralig gedrehten Stamm dagegen gleichfalls gedreht erscheinen, aber diese Spalten schliessen sich wieder sobald Thauwetter eintritt, brechen jedoch bei Rückkehr des Frostes sehr häufig wieder auf. Dieselben sollen nun nach CASPARY nicht durch Ausdehnung des Saftes beim Gefrieren, sondern dadurch entstehen, daß sich das Holz durch die Kälte in der Richtung des Umfangs stärker, als in der Richtung des Radius verkürzt. — Ich glaube gern, und die Erfahrung hat es ja bereits sichergestellt, daß viele Pflanzen ohne Nachtheil einen hohen Kältegrad ertragen können, während andere, namentlich tropische, Gewächse schon bei einer Temperatur, die den Gefrierpunkt nicht erreicht, absterben, vermüthe aber, daß in denjenigen Fällen, wo große Kälte ohne Nachtheil vertragen wird, die Zellen des saftführenden Theiles der Rinde, sowie das Cambium, durch die äußeren abgestorbenen Rindentheile so gut geschützt sind, daß ihre Säfte nicht zum wirklichen Gefrieren kommen, oder daß, wenn dies geschieht, doch nur an der einen, dem kalten Winde besonders ausgesetzten, Seite eine Eisbildung der Säfte stattfindet, welche, wenn ich nach den vorhergehenden Beobachtungen schliessen darf, unfehlbar ein Absterben der erfrorenen Zellen zur Folge hat. Anderen-

theils muß die verschiedene chemisch-physikalische Beschaffenheit der Zellenwände und des Zellensaftes die Ursache des ungleichen Verhaltens der Pflanzen zum Klima überhaupt abgeben. Die Lerche verliert ihre Blätter nach dem ersten Nachtfrost, allein ihr Stamm verträgt die größte Kälte. Im Zellensaft läßt sich hier der Grund nicht suchen, er muß im Rindenschutze liegen. Die Platane, welche um Funchal ihr ganz allmählig gelb werdendes Laub bis zum December trägt, kommt bei uns nicht bis zur herbstlichen Entfärbung, da ein einziger Nachtfrost genügt, um ihre grünen Blätter zu entführen. Die Spitzen der Blätter des Winterkorns erfrieren gleichfalls fast in jedem Winter, aber dennoch wächst das Blatt, da seine Ausbildung durch Zellenvermehrung an der Basis erfolgt, im Frühling weiter. Nun schützt bekanntlich eine Schneedecke die Wintersaat vor dem Erfrieren; anhaltend nasses Wetter, von starkem Frost ohne Schnee gefolgt, vernichtet dagegen nicht selten dieselbe, desgleichen werden andere im Boden befindliche Pflanzen (die Orchideknollen) bei solchem Wetter sehr gefährdet. Sollte nicht die Rinde der Bäume als schlechter Wärmeleiter gleich der Schneedecke über dem Boden wirken? Erfriert doch der junge Trieb nicht, so lange er noch unter dem Schutz seiner Deckschuppen weilt, wohl aber, sobald er dieselben verlassen hat, und sind hiervon auch die Bäume nicht ausgenommen, deren Stamm im Winter die größte Kälte verträgt. Beim Maulbeerbaum, bei der Wallnuss und bei dem Weinstock erfrieren im Winter die Spitzen der Zweige, welche im Herbst ihre Gewebeschichten nicht vollständig ausbilden konnten, während der ältere Theil desselben Jahrestriebes die Kälte verträgt. Ich glaube deshalb, daß die Angabe einer allgemeinen Eisbildung in der Rinde, welche ohne Nachtheil für das Leben des Baumes gewesen, noch einer sorgfältigen Prüfung bedarf. Ein locales Erfrieren dagegen mag, wie jede örtliche Verletzung, durch den gesund verbliebenen Theil in der bekannten Weise allmählig überwunden werden, ein allgemeines Erfrieren der lebendigen Zellen des Splintes (Markstrahlzellen), des Cambiums und der saftführenden Rinde, rund um den Stamm, wird dagegen, wie ich nach der Wirkung des Frostes auf das saftführende Gewebe überhaupt schließen möchte, den Tod der Pflanze zur Folge haben¹⁾.

¹⁾ Bei der chinesischen *Rosa Bengalensis à cinq couleurs*, welche auf dem Stamm der *Centifolia* veredelt war, erfror nach Hæckel nur der veredelte Theil,

Ueber die Einwirkungen des Blitzes auf Bäume endlich hat COME in neuester Zeit sehr interessante Aufschlüsse gegeben, welche er selbst folgendermaßen resumirt: - 1. Der Blitz springt auf einen Baum entweder an der höchsten Stelle oder unterhalb des Gipfels an irgend einem hervorragenden Punkte über. 2. Gewaltsame Zerstörungen bezeichnen seine Eintrittsstelle. 3. Nach Durchbrechung der Rinde geht der Blitz von der gut leitenden Cambiumschicht abwärts und bewirkt hier durch momentane Erhitzung und Dampfentwicklung ein Zerspringen der Rinde, deren Bruchstücke weit umhergeschleudert werden. 4. Die Richtung der abgelösten Rindestreifen bezeichnet nicht die Bahn des Blitzes, sondern nur die Stelle des schwächsten Widerstandes. 5. Ein Nebenstrom der Elektrizität geht durch den schlechter leitenden Holzkörper, der dadurch in der Richtung seiner leichtesten Spaltbarkeit zerspringt, wahrscheinlich in Folge einer plötzlichen Austrocknung durch Verdunstung des Saftes. 6. Die Spalten im Holzkörper verlaufen entweder parallel den Markstrahlen oder senkrecht auf dieselben, parallel den Jahrearingen oder gleichzeitig in beiden Richtungen, daher wird der Stamm bald in parallele Latten, bald in concentrische Holzcyliner und bald in dünne Fasern oder Splitter zerspält. 7. Bei schraubenförmig gedrehten Bäumen erfolgt auch die Zerspaltung des Holz- und Rindenkörpers nach derselben Richtung. 8. Die in den Baumstamm übergegangene Elektrizität tritt entweder noch über der Erde unter Feuerscheinung wieder heraus oder sie wird durch die Wurzeln in den Boden abgeleitet, wobei die Erde oft aufgeworfen, die Wurzeln selbst gespalten und an's Licht emporgehoben werden. 9. Häufig tödtet der Blitz die Bäume, auch wenn äußerlich nur unbedeutende Verletzungen sichtbar sind, in vielen Fällen überlebt jedoch der Baum den Blitzschlag und die erhaltenen Wunden überwallen. 10. Ob Bäume durch den Blitz entzündet oder auch nur verkohlt

während der Stamm der Centifolie, mit Ausnahme der Parteien unter der Veredlungsstelle, gesund verblieb.

¹⁾ Zur Literatur über die Wirkung des Frostes auf die Pflanze:

CASPARY, auffallende Eisbildung auf Pflanzen. Bot. Zeit. 1854. p. 665. — Ders., Frostspalten. Bot. Zeit. 1855. p. 449 und 1857. p. 329.

GÖPPERT, über die Wärme-Entwicklung in den Pflanzen, deren Gefrieren und die Schutzmittel gegen dasselbe. 1830. — Ferner bot. Zeitung 1853. p. 123.

HERGER, die Wirkung des Frostes auf eine Rose. Flora 1852. p. 109.

LE COMTE, über das Gefrieren der Gewächse. Bibl. de Genève 1852. Bot. Zeit. 1853. p. 195.

v. MOHL, das Erfrieren der Zweigspitzen mancher Holzgewächse. Bot. Zeitung 1848. p. 6.

werden, ist noch nicht bewiesen. 11. Alle Bäume können vom Blitz getroffen werden, gewisse Arten aber besonders häufig 12. Die Wirkungen des Blitzes scheinen bei allen Bäumen gleich zu sein und die Unterschiede mehr von der Intensität des Blitzstrahls als von der speciellen Natur des Baumes abzuhängen¹⁾.

Die Lebensdauer und der natürliche Tod der Gewächse.

§. 90. Die Lebensdauer der Pflanzen ist, wie im Thierreich, nach den Arten sehr verschieden, auch keineswegs überall auf einen bestimmten Zeitraum beschränkt; sie wird vielfach nach Umständen verlängert oder verkürzt. — Bei sehr vielen Pflanzen kann man bestimmte Lebensphasen, denen wieder ein begrenzter Zeitraum angehört, unterscheiden. Man muß außerdem bei zusammengesetzten Pflanzen ein allgemeines Absterben der Gesamtpflanze von dem Absterben eines bestimmten Theiles derselben unterscheiden. Viele Gewächse, die man im gemeinen Leben ein- oder zweijährig nennt, sind nämlich in der Wirklichkeit fortdauernd, weil nur ein bestimmter Theil derselben innerhalb einer oder mehrerer Wachstumsperioden seinen Lebenslauf vollendet, während ein anderer Theil desselben Pflanzenexemplars in der kommenden Wachstumsperiode neue Triebe entsendet.

Ueber die Lebensdauer und den natürlichen Tod der Gewächse sind die Ansichten der Pflanzenphysiologen noch getheilt, woran mehr die verschiedene Auffassung des Begriffs der Einzelpflanze, des Pflanzen-Individuums²⁾, als die Beobachtung selber Schuld ist. Freilich fehlt es auch hier an genügendem Material, aber selbst wenn dasselbe vorhanden wäre, so würde man doch keine mathematisch scharfe Grenzen für die Lebensdauer der verschiedenen Gewächse erhalten, weil die Pflanze als organisirtes lebendes Wesen von verschiedenen, namentlich äußeren, Einflüssen, welche begünstigend oder störend einwirken, umgeben ist, so daß sich das eine Exemplar nicht absolut wie das andere verhalten kann; DE CANDOLLE³⁾ nimmt deshalb für diejenigen Gewächse, welche mit jeder neuen Wachstumsperiode neue vegetative Theile bilden, ein unbegrenztes Alter an, der Tod erfolgt nach ihm durch Krankheit oder äußere schädliche Einflüsse, welche das Wachstum beeinträchtigen. TREVIANUS dagegen betrachtet, außer der Umwandlung der Endknospe, noch mechanische durch das Alter veranlaßte Hindernisse in der Saftbewegung als Ursachen des natürlichen Todes⁴⁾. Nach SCHLEIDEN⁵⁾ hat wieder die zusammengesetzte Pflanze

¹⁾ F. COHN, Einwirkungen des Blitzes auf Bäume in der Denkschrift der schlesischen Gesellschaft für vaterländische Cultur. Breslau 1853. — Ders., Ein interessanter Blitzschlag. Acta acad. L. C. XXVI. pars I.

²⁾ A. BRAUN bezeichnet den Sproß als Pflanzen-Individuum, KLOTZSCH dagegen sieht nur die aus Samen, demnach durch geschlechtliche Vermehrung, entstandene Pflanze als Individuum an.

³⁾ DE CANDOLLE, Physiologie végétale III. p. 964—974.

⁴⁾ TREVIANUS, Pflanzenphysiologie Bd. II. p. 801.

⁵⁾ SCHLEIDEN, Grundzüge Ausgabe II. Bd. II. p. 533.

als solche durchaus keinen, in ihrer Organisation nothwendig begründeten, Abschluss des Lebens. v. MOHL¹⁾ dagegen glaubt, daß die Höhe der Bäume schließlich mangelhafte Zufuhr der Säfte und damit den Tod herbeiführen werde. In ähnlicher Weise wird auch von A. BRAUN²⁾ und UNGER³⁾ das Absterben des Baumes und der aus zahlreichen Sprossen zusammengesetzten Gewächse als ein mehr zufälliges aufgefaßt. Zwei im Jahre 1854 als Concurrenzschriften für den fürstlich DEMIDOFF'schen Preis eingegangene Abhandlungen, von DONAHL und von JESSEN, haben auf die Frage: -Ist die Lebensdauer aus Samen erzeugener und durch ungeschlechtliche Fortpflanzung (Sproßbildung oder Ableger irgend einer Art) vermehrter Gewächse, d. h. des Pflanzen-Individuums im weitesten Sinne (im Sinne GALLESIO's), eine unbegrenzte, nur zufällig durch äußere Ungunst der Verhältnisse vor dem Aufhören der Species selbst erlöschende, oder ist dieselbe eine beschränkte, der Dauer der Species innerhalb bestimmter Grenzen untergeordnete? - ebenfalls eine sich diametral gegenüberstehende Antwort gegeben. Nach DONAHL⁴⁾ ist die Lebensdauer aus Samen gezogener und durch ungeschlechtliche Fortpflanzung vermehrter Gewächse, d. h. des Pflanzen-Individuums im weitesten Sinne, eine unbegrenzte, theils zufällig, theils durch Ungunst äußerer Verhältnisse erlöschende. - JESSEN⁵⁾ dagegen, welcher zwischen der Lebensdauer des Individuums (im Sinne von KLOTZSCH) und der Art unterscheidet, erkennt dem Individuum eine begrenzte Lebensdauer zu⁶⁾.

Bei der Frage über die Lebensdauer der Gewächse muß man zuerst einfache und zusammengesetzte Pflanzen unterscheiden. Einfach ist ein Gewächs, wenn es nur ein einziges, in sich abgeschlossenes Ganzes bildet, das sich durch Sproßbildung irgend welcher Art nicht vergrößern kann. Zusammengesetzt ist dagegen eine Pflanze, die sich durch Sproßbildung vergrößern kann. Die einfache Pflanze stirbt, sobald sie ihr Lebensziel erreicht hat, wie wir dies am besten bei den einzelligen Gewächsen (*Chlamidococcus* p. 223) sehen, wo diejenige Pflanze, welche zur Mutterzelle für 4 Tochterzellen wird, als Mutterzelle, demnach als Pflanzenexemplar, untergeht. Wenn dagegen, wie bei *Pilobolus crystallinus*⁷⁾, welcher Pilz aus 3 unter sich ungleichwerthigen Zellen besteht, von denen die beiden oberen (p. 195), wenn die Sporen entlassen sind, vergehen, während die Wurzelzelle ausdauernd ist und eine neue Stiel- und Fruchtzelle bildet, so geht nur ein Theil des Pflanzenexemplars, aber nicht das letztere selbst, durch die Sporenbildung zu Grunde. Der *Chlamidococcus* ist eine einfache, der *Pilobolus* dagegen eine zusammengesetzte Pflanze

¹⁾ v. MOHL, vegetabilische Zelle p. 65.

²⁾ A. BRAUN, das Individuum p. 41.

³⁾ UNGER, Anatomie und Physiologie p. 443.

⁴⁾ DONAHL, die Lebensdauer der durch ungeschlechtliche Vermehrung erhaltenen Gewächse. Berlin 1854.

⁵⁾ JESSEN, die Lebensdauer der Gewächse, gekrönte Preisschrift. Acta Academiae L. C. 1855.

⁶⁾ IRMISCH, Dauer einiger Gewächse der deutschen Flora. Botan. Zeitung 1851. p. 361.

⁷⁾ COHN, Acta academica L. C. 1851.

und in diesen Beispielen der einfachsten Art erhalten wir zugleich ein Schema für die Betrachtung der höheren Gewächse. Wir können den *Chlamidococcus* nämlich mit solchen Pflanzen vergleichen, welche nur eine Endknospe besitzen und deshalb, wenn diese zur Blüthe oder zum Blütenstand und später zur Frucht oder zum Fruchtstand geworden und ihre Samen gereift hat, abstirbt, während wir den *Pilobolus* mit denjenigen Gewächsen vergleichen dürfen, welche durch Knospenbildung neue Sprosse erzeugen und deshalb, wenn auch die eine Knospe zur Blüthe oder zum Blütenstand wird, noch andere besitzen oder bilden, welche das vegetative Leben fortsetzen können. Das Leben der einfachen Pflanze wird immer viel beschränkter ausfallen und sich ganz danach, innerhalb welcher Zeit das Ziel erreicht ist, richten; die Lebensdauer der zusammengesetzten Pflanze dagegen wird weniger von der Erreichung des Lebenszieles der einzelnen Sprosse, als von den Umständen, unter welchen sich das ganze Pflanzenexemplar befindet, abhängen. Für die Fortdauer der zusammengesetzten Pflanze ist es auch ziemlich gleichgültig, ob ein Theil derselben, und zwar oftmals gesetzmässig, abstirbt, weil alsdann in der Regel ebenso gesetzmässig ein neuer Spross dessen Stelle ersetzt. Das Pflanzenexemplar, das sich auf diese Weise fortdauernd neu verjüngt, sollte ideel aufgefasst eigentlich keine begrenzte Lebensdauer haben, weil sich die Nothwendigkeit einer solchen aus den Entwicklungsgesetzen durchaus nicht absehen lässt. Allein die Erfahrung lehrt, zum wenigsten für eine große Anzahl von Gewächsen, daß selbige mit einem gewissen Alter schwächer werden und zuletzt, gleich den alten Thieren, aus Entkräftung sterben. Es scheint als ob einestheils die Summe der schädlichen Einflüsse, anderentheils aber auch der, durch Vermehrung der Sprosse, immer complicirter werdende Organismus der Säftevertheilung oder der Ernährung überhaupt Schwierigkeiten entgegengesetzt, welche zuletzt nicht mehr überwunden werden können und somit den langsamen Tod des zusammengesetzten Pflanzenexemplars herbeiführen.

Die einfache Pflanze kann man bekanntlich über das ihr normal gesteckte Lebensalter erhalten, wenn man die Blütenbildung unterdrückt, ein für *Reseda odorata* und andere Ziergewächse von den Gärtnern häufig ausgeführtes Kunststück. Der übermäßige Verbrauch der Nahrungssäfte zur Ausbildung der Frucht und des Samens scheint nämlich hier die Ursache des Absterbens der einfachen Pflanze zu

sein, welche, da ihr die Endknospe zur Bildung neuer Blätter fehlt, auch nicht die Mittel hat, den Verlust aus sich zu ersetzen. Wenn dagegen der Spross einer zusammengesetzten Pflanze, welcher bedingungsweise der einfachen Pflanze zu vergleichen ist, zur Blüthe kommt und später Früchte bringt, so hört zwar mit dem Verlust seiner Endknospe, die bei der Blüthenbildung entweder zur Einzelblüthe oder zum Blüthenstande wird, auch sein Längswachsthum auf; allein als Theil einer zusammengesetzten Pflanze nicht auf sich allein angewiesen, kann er den Verlust der Säfte ertragen. Die *Agave americana* und der Drachenbaum (*Dracaena Draco*) mögen hier als Beispiele dienen. Die erstere, nur auf eine Endknospe angewiesen, kann sich nicht verzweigen; wenn die Endknospe zum Blüthenschaft wird, so stirbt die Pflanze nach der Samenreife aus Entkräftung ganz allmählig ab; schon während der Ausbildung des mächtigen Blüthenschaftes beginnen ihre großen saftigen Blätter welk zu werden. Der Drachenbaum dagegen mit Achselknospen versehen, welche, wenn die Endknospe zum Blüthenstand geworden, aber auch nur in diesem Falle zur Ausbildung kommen, verzweigt seinen Hauptstamm erst, wenn derselbe geblüht hat und ebenso verhalten sich seine Zweige, die gleichfalls erst, wenn ihre Endknospe zum Blüthenstand geworden, ihrerseits Zweige bilden (p. 29). Die Stämme der *Musa sapientum*, *coccinea* u. s. w., desgleichen der *Strelitzia regina*, welche aus der Endknospe blühen, sterben ab, wenn ihre Früchte reifen; *Strelitzia Angusta* dagegen, deren Blüthenstände aus Achselknospen hervorgehen, wird hochstämmig und blüht viele Jahre hintereinander. Dasselbe gilt sowohl für die kryptogamen Stammgewächse, als auch für die dicotyledonen Pflanzen. Die männlichen und weiblichen Stämmchen derjenigen Lebermoose und Laubmoose, deren Endknospe bei der Bildung der Fructificationsorgane nicht verloren geht, dauern fort und sprossen alle Jahr aus dieser Endknospe, gewissermaßen Stockwerke bildend, weiter (die männliche Pflanze von *Plagiochila asplenoides* und *Polytrichum commune* (Taf. VII. Fig. 24); wo diese aber verloren geht, da hört auch die Verlängerung des Stämmchens auf. Die Farnkräuter, deren Endknospe, so viel mir bekannt, niemals durch Bildung der Fructificationsorgane untergeht, haben demnach, sammt den sich nicht verzweigenden Palmen, ideal ein unbegrenztes Längswachsthum des Stammes. Die Bildung des Fruchtstandes vieler Kryptogamen scheint, gleich der Bildung des Blüthenstandes vieler Phanerogamen, gleichfalls das Absterben der

Endknospe zur Folge zu haben (bei *Lycopodium clavatum* und *Equisetum*). Beim männlichen und weiblichen Blütenstand der Nadelhölzer erfolgt ganz dasselbe; doch kommen auch Beispiele vor, wo die Endknospe am Zapfen wieder zu einem Laubzweig auswächst (bei *Larix*) und wo die Endknospe des männlichen Blütenstandes gleichfalls wieder in einen gewöhnlichen Laubtrieb übergeht (*Araucaria brasiliensis*¹⁾). Wenn dies geschieht, so wächst der Zweig noch ferner in die Länge, wo nicht, so hat sein Längswachsthum aufgehört. — Gleich dem Blütenstande des Drachenbaumes, welcher abstirbt, wenn seine Früchte gereift sind, stirbt auch der Blüthenschaft derjenigen Orchideen, welche ein Rhizom besitzen, nach der Samenreife ab, während das letztere sich erhält und im kommenden Jahre aus einer Achselknospe einen neuen Blüthenschaft entwickelt (*Cephalanthera*, *Epipogon*, *Corallorhiza*). Bei der zusammengesetzten Pflanze stirbt nur der Blüthenschaft allein, bei der einfachen Pflanze dagegen mit ihm das ganze Gewächs ab. Es giebt nur wenige Pflanzen, bei denen der Blüthenschaft oder auch die Achse des Blütenstandes nach erfolgter Samenreife fortbesteht; die männlichen Blütenstände sterben sogar bald nach der Bestäubung ab (bei den Coniferen und Amentaceen). Alle Pflanzen nun, welche durch Bildung von Knospen neue Zweige erzeugen und durch dieselben in Verbindung mit der Mutterpflanze fortleben können, sind nicht einfach zu nennen, selbst wenn diese Verbindung nur von beschränkter Dauer ist, und die Mutterpflanze in der Kürze untergeht. So bei den Knollenorchideen, wo die Mutterknolle nur noch so lange lebt, als sie der Tochterknolle Nahrung zu bieten vermag (*Orchis*, *Ophrys*, *Himantoglossum*).

Bei der Betrachtung der Lebensdauer der Gewächse hat man deshalb 1. einfache und zusammengesetzte Pflanzenexemplare zu unterscheiden und 2. beim zusammengesetzten Pflanzenexemplar die Lebensdauer des einzelnen Sprosses, d. h. den Zeitraum, welchen er gebraucht um zur Fruchtreife zu kommen, 3. aber auch die Lebensdauer des zusammengesetzten Pflanzenexemplars selbst in's Auge zu fassen. Die Lebensdauer der einfachen Pflanze und des Sprosses wird zwar viel leichter zu bestimmen sein, aber dennoch, wie ich zeigen werde, sehr von den günstigen oder ungünstigen Umständen abhängen, welchen das Alter des zusammen-

¹⁾ Ich bewahre ein solches Exemplar, auf Madeira gewachsen.

gesetzten Pflanzenexemplars noch in viel höherem Grade unterworfen ist.

Die *Agave americana*, welche bei uns angeblich 100 Jahre alt werden muß, um einen Blüthenschaft zu treiben, braucht auf den Canaren und um Sevilla, wo sie gleich unseren Dornhecken die Felder umgrenzt, oder als Ersatz der langweiligen Pappel die Kunststraßen einfasst, nur 7 bis 8 Jahre. Die zahllosen Brutzwiebels der *Furcroya gigantea*, welche im zweiten Jahre von dem oft mehr als 40 Fuß hohen viel verzweigten Blüthenstande fallen, bedürfen im unteren Theile von Funchal nur 7 bis 8 Jahre, um selbst wieder zur Blüthe zu kommen, aber schon 600 Fuß über dem Meere ist eine längere Zeit, 10 bis 12 Jahre, erforderlich, und noch höher aufwärts kommt die Pflanze gar nicht mehr zur Blüthe, erreicht dann aber, gleich der *Agave* unserer Gewächshäuser, ein viel höheres Alter. Der Drachbaum blüht im Allgemeinen auf Madeira und Tenerife nicht vor dem 20sten Jahre, im Garten des Herrn DAVIDSON zu Sta. Cruz sah ich dagegen auf einer der Sonne sehr exponirten Stelle schon einen achtjährigen Baum aus seiner Endknospe blühen. Die Höhe des Stammes, desgleichen die Länge der Aeste des Baumes wird von dem Alter, in welchem dieselben zur Blüthe gekommen, bestimmt; alte Drachbäume zeigen häufig lange unverzweigte und kurze an der Spitze einen Zweigquirl tragende Aeste, und beweisen damit, daß nicht jeder Sproß desselben Baumes in einem bestimmten Alter zur Blüthe gelangt, daß vielmehr auch der Zweig, proportional seiner Ernährung, sein Lebensziel, die Blüthenbildung, früher oder später erreicht. Mit dem alten Stamm und mit den alten Zweigen ist es anders, sie haben dies Lebensziel schon hinter sich, ihnen fehlen auch die Blätter, sie können deshalb aus der Luft selbst keine Nahrung nehmen, die jungen noch Blätter tragenden Zweige müssen deshalb für sie sorgen. Dasselbe gilt nun von den mit einer Korksicht bedeckten Wurzelästen und Wurzelzweigen, für welche gleichfalls die Wurzelspitzen das Geschäft der Nahrungsaufnahme aus dem Boden versehen müssen. Die ernährenden Organe der zusammengesetzten Pflanze liegen somit an den beiden Endpunkten derselben, nämlich an den noch Blätter tragenden jungen Zweigen und den noch mit einem Epiblema (einer aufsaugungsfähigen Oberhaut) versehenen Wurzelspitzen, welche Theile sich aber von Jahr zu Jahr durch das Spitzenwachsthum der Zweige und Wurzeln mehr von einander entfernen. Die dazwischen liegenden

Theile der Wurzeln, des Stammes und der Aeste dienen gewissermaßen nur als die Vermittler zwischen diesen Endpunkten, welche überdies, in den meisten Fällen, zu ihrem eigenen Dickenwachsthum einen großen Theil der Nahrungssäfte verbrauchen. Der von TRÉVIRANUS und v. MOHL ausgesprochene Gedanke, daß die sich mit dem Alter des Baumes vergrößernde Entfernung der Wurzel- und Zweigspitzen eine trägere Saftcirculation zur Folge haben möchte, ist demnach, wenigstens für viele Fälle, nicht von der Hand zu weisen, da er durch die allmähliche Abnahme des Höhenwachsthums vieler Bäume und das Absterben derselben durch Gipfeldürre unterstützt wird; allein er kann nicht als Grund für alle Fälle dienen, denn der alte Drachenbaum zu Orotava und die Riesenbäume Californiens sind nicht gipfeldürre. Der erstere würde auch noch lange leben können, wenn er nicht, schon seit vielen hundert Jahren hohl, im Sturme vom 21. Juli 1819 bereits die Hälfte seiner Krone verloren hätte und aller Wahrscheinlichkeit nach auch die andere Hälfte über kurz oder lang verlieren wird (Fig. 288). — Viel häufiger als durch normales Absterben geht der Baum durch Hohlwerden seines Stammes oder Fäulniß seiner Wurzeln zu Grunde. — Bei vielen Gewächshauspflanzen zeigen sich häufig die ersten Erscheinungen des Absterbens am Wurzelknoten, d. h. an der Grenze zwischen Stamm und Wurzel; bei gepfropften oder sonst veredelten Gewächsen dagegen geht die Erkrankung und das nachherige Absterben in der Regel von der Veredelungsstelle aus u. s. w.

Bei denjenigen Gewächsen, welche sich durch Samen und zugleich auch durch Stecklinge, Brutknospen u. s. w. vermehren, ist in der Regel kein weiterer Unterschied zwischen der beiderseitigen Nachkommenschaft vorhanden, als daß die aus Samen gezogene Pflanze nur der Art, die aus dem Steckling gewonnene aber auch der Sorte angehört, wie das Edelreis gleichfalls die Sorte fortpflanzt. Wenn man nun den Steckling und das Pfropfreis als Theil eines Individuums betrachtet; als Einzelwesen aber nur die aus Samen gewonnene Pflanze ansieht, so muß man dem Individuum in vielen Fällen eine unbegrenzte Lebensdauer zuerkennen, denn es steht für mehrere Gewächse, z. B. für die Bananen (*Musa sapientum*, *M. paradisiaca*, *M. Cavendishi*), welche niemals keimfähige Samen bringen, fest, daß sie sich seit der geschichtlichen Zeit nur auf ungeschlechtlichem Wege vermehrt haben, und noch bis auf den heutigen Tag weder entartet, noch viel weniger aber ausgestorben sind, vielmehr in den Tropen-

ländern noch immer die Hauptnahrung der Menschen darbieten. Wenn dagegen die auf ungeschlechtlichem Wege vermehrten Sorten einiger Culturgewächse, z. B. Kartoffel- und Obstsorten, wirklich aus-

Fig. 288.



gestorben sind, so wird dies nicht in der begrenzten Lebensdauer der ursprünglichen aus Samen gezogenen Mutter- oder Ur-Ur-Mutterpflanze liegen, sondern in einer Entartung durch fehlerhafte Cultur oder sonstige Ungunst der Umstände ihre Ursache finden. Ich kann auch der Ansicht von KNIER nicht beitreten, nach welcher einem jungen, z. B.

Fig. 288. Der alte Drachenbaum im Garten des Marques de Sauzal in der Villa de la Orotava auf Tenerife. Links ein junger Baum, rechts ein Baum, der 3 mal blühte.

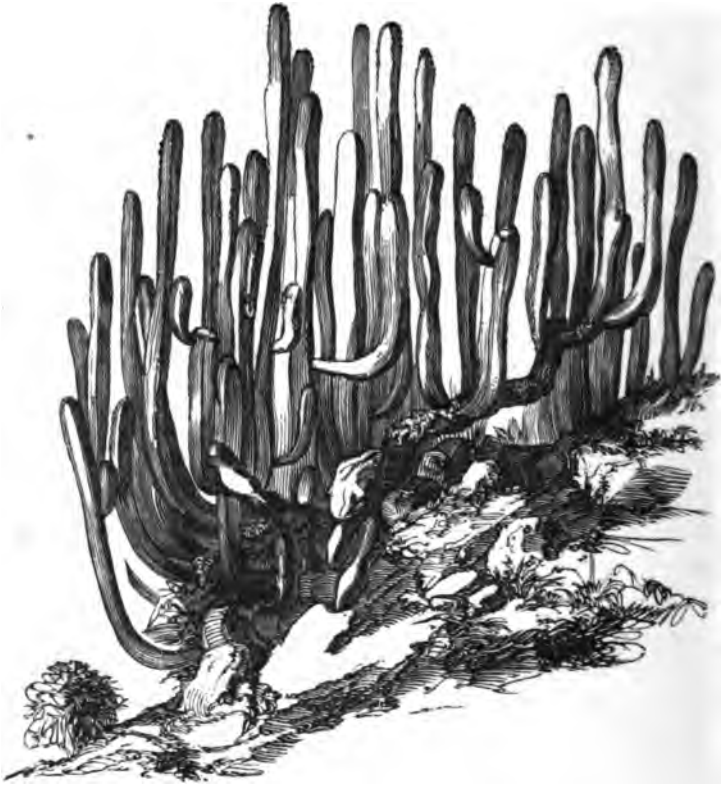
dreijährigen, Stamme, wenn er mit dem Reis eines 20 — 30jährigen Baumes veredelt wird, das Alter des letzteren mitgetheilt und er dadurch gewissermaßen frühzeitig alt gemacht werde. Zwar läßt sich nicht leugnen, daß, wenn man einen blühbaren Zweig des Epheu als Steckling verwendet, das junge aus ihm hervorgehende Pflanzenexemplar gleichfalls Blüten bringt und den ganzen Habitus der blühbaren Pflanze behält, während ein Steckling des nicht blühbaren Zweiges ein steriles Pflanzenexemplar entwickelt. Nun blüht aber bekanntlich der Epheu erst bei einer nach vielen Jahren erlangten Größe und Kräftigkeit und ändert dann mit der Periode des Blühens auch seinen ganzen Habitus so vollkommen, daß man zwei verschiedene Pflanzen vor sich zu haben glaubt. Diese wesentlichen Verschiedenheiten der morphologischen Entwicklung müssen aber innere Ursachen haben, und diese bleiben im Steckling so gut als in dem mit der Gesamtpflanze verbundenen Zweige dieselben. Man kann nun den blühbaren Steckling des Epheu wohl mit dem Pfropfreis vergleichen, das auch die Eigentümlichkeiten seiner Sorte behält, allein von einer Uebertragung des Alters der Mutterpflanze kann weder bei dem Steckling noch bei dem Pfropfreis die Rede sein. Bei letzterem aber drängt sich die Frage auf, ob selbiges und der Wildling, der mit ihm veredelt ist, auch zu einander passen, oder ob die längere Verbindung des Edelreises mit dem Wildling vielleicht, gleich einem ungünstigen Boden, eine Entartung des ersteren herbeiführt, worüber nur die Erfahrung entscheiden kann. So möchte ich wenigstens das Kränkeln älterer Obstsorten erklären.

Eine Unzahl tropischer Culturgewächse wird immer nur durch Stecklinge gezogen (das Zuckerrohr, die Inhame [*Colocasia antiquorum*], die Batate und der Cochenille-Cactus [*Opuntia Ficus indica*]) und sind dennoch, gleich der Banane, bis jetzt nicht ausgestorben. Von der genannten *Opuntia* schlägt jedes Stück eines Zweiges, wenn es nur einen feuchten Grund unter sich hat, Wurzeln und bildet im kommenden Frühjahr Zweige, ja sogar in die Erde gesteckte Blumen und Früchte bewurzeln sich und können ein neues, nach Umständen kräftiges, Pflanzenexemplar entwickeln. Die Anzucht aus Samen dagegen würde, da die sehr kleinen Keimpflanzen nur äußerst langsam wachsen, viele Jahre erfordern.

Wenn wir jetzt diejenigen Gewächse, welche ich einfach nenne, näher betrachten, so finden wir unter den krautartigen Pflanzen viele,

die in einer Wachstumsperiode ihren ganzen Lebenscyclus durchlaufen. Ich darf nur an unsere Halmfrüchte erinnern, welche entweder im Herbst oder im Frühling gesät werden, im Sommer aber ihren Samen reifen und darauf absterben; manche derselben sind zwar verzweigt, allein sie bilden nur Blüthenschäfte, aber keine ausdauernde Zweige. Mehrere Wiesengräser dagegen besitzen ein ausdauerndes Rhizom, das im nächsten Frühjahr wieder ausschlägt¹⁾; der holzige Wurzelstock von *Arundo Donax* und *Saccharum officinarum* verhält sich ebenso. Andere einfache Pflanzen (z. B. die *Agave*, die *Furcroya* u. s. w.) bedürfen mehrerer Wachstumsperioden um bis zur Blüthe zu gelangen. Der zum Stamm werdende Trieb der Banane braucht auf Madeira unter günstigen Verhältnissen nur 3, sonst 4 Jahre, um zur Blüthe zu kommen; der Steckling der Ananas verlangt dort im Freien etwa dieselbe Zeit; der Steckling des Zuckerrohrs bringt dagegen schon innerhalb 11—12 Monate seinen Blüthenstand zur Entwicklung. Bei der Banane, die aus der Endknospe blüht, stirbt darauf der Stamm; bei der Ananas dagegen liefert die Blattkrone des Fruchtschaftes aufser den Seitensprossen einen neuen Steckling, und bei dem Zuckerrohr ist das Rhizom ausdauernd. Die Orchisknolle braucht zwei Wachstumsperioden bis zur Ausbildung ihres Blüthenschaftes. Die Tochterknolle, welche sich um die Zeit der Blüthe entwickelt, gelangt erst im kommenden Jahre zur Blüthe; die aus Samen gewonnene Knolle derselben Orchis verlangt dagegen doppelt so viele Jahre, um die zum Blühen nöthige Gröfse und Kraft zu gewinnen (*Himantoglossum hircinum*), für *Gladiolus segetum* gilt dasselbe. Die aus Samen gezogenen Kartoffeln kommen gleichfalls nicht im ersten Jahre zur Blüthe, erst die Knollen des zweiten oder dritten Jahres werden blühbar. Schon das einfache Pflanzenexemplar hat somit nach der ihm eigenthümlichen Entwicklung ein verschiedenes Lebensalter, es ist mit dem Sprofs zu vergleichen, der ebenfalls nach der Pflanzenart begrenzte Lebensphasen hat. Der Seitensprofs der *Opuntia Ficus indica* verlängert sich nur in seiner ersten Wachstumsperiode, während der aus der Plumula des Embryo hervorgegangene Hauptsprofs der Keimpflanze noch im zweiten Jahre (ob ferner?) in die Länge wächst. Der Seitensprofs der genannten *Opuntia* bringt dagegen schon in der zweiten Wachstumsperiode aus seinen Achselknospen entweder neue Zweige oder

¹⁾ HANSTEIN, Unterirdische Sprosse. Flora 1857. p. 753—755.



Eine Gruppe der *Euphorbia canariensis* auf den Barrancos
um Sta. Cruz de Tenerife.

Blüthen; da aber nicht alle Achselknospen zu gleicher Zeit treiben, so behält derselbe auch für die späteren Jahre die Fähigkeit, aus den noch nicht verbrauchten Knospen Zweige und Blüthen zu bilden. Die Gesamtpflanze kann viele Jahre alt werden und in diesem Falle zu einem, bis 20 Fufs hohen, baumartigen Exemplare heranwachsen, dessen untere Gliederäste allmählig eylindrisch und oftmals einen Fufs im Durchmesser stark werden. Die Sprosse der *Euphorbia canariensis* dagegen, welche nur an ihrer Spitze blühen und 4—6 kantige Säulen bilden, verlängern sich viele Jahre hintereinander. Ein Pflanzenexemplar bildet durch wiederholte Zweigbildung oftmals ungeheure Gruppen, bis 24 Fufs im Durchmesser (auf den Barrancos um Sta. Cruz de Tenerife). Da nun diese Pflanze nur sehr langsam wächst, so muß dieselbe nothwendig auch ein hohes Alter erreichen. Ihre alten, holzigen Aeste haben häufig $\frac{1}{2}$ Fufs im Durchmesser. Jeder Zweig dieser *Euphorbia* verlängert sich bis zu einer Höhe von 12 Fufs und darüber, während der Sproß der *Opuntia* schon im ersten Lebensjahre sein Längswachsthum abschließt. Die jungen 10—12jährigen Exemplare der *Euphorbia canariensis* kommen noch nicht zur Blüthe, die Achselknospen ihrer Zweige dagegen bleiben entwickelungsfähig, sie können noch nach vielen Jahren zur Bildung eines neuen Zweiges dienen und zeigen die wagerechte Verbindung mit dem Marke, auf welche HARTIG¹⁾ bei ähnlichen Achselknospen der Holzgewächse hingewiesen hat, besonders deutlich. Da das Holz der tropischen Euphorbien keine Jahresringe besitzt, so ist es auch nicht möglich ihr Alter zu bestimmen.

Während nun die krautartigen Gewächse im Allgemeinen nur eine kurze Lebensdauer zeigen und, nachdem sie geblüht haben, ganz (die einfachen) oder theilweise (die zusammengesetzten Pflanzen) untergehen, und demnach wirklich ein- oder zwei- oder mehrjährig sind, oder ein- oder mehrjährige Sprosse besitzen und einen perennirenden Theil zurücklassen, sind die Holzgewächse fast durchweg auf eine grössere Lebensdauer angewiesen. Hier haben wir wieder einfache Pflanzen, die niemals aus ihrer Endknospe blühen und sich nicht verzweigen (die Mehrzahl der Palmen), und zusammengesetzte, welche Seitensprosse treiben. Für sie müßte man eigentlich die Lebensphasen des einzelnen Sprosses sowohl als auch der Gesamtpflanze studiren; allein es würde mich zu weit

¹⁾ HARTIG, Lehrbuch der Pflanzenkunde. p. 300. — Deys., Lehrbuch für Förster. Bd. I. p. 175.

führen, wenn ich darauf näher eingehen wollte, auch findet man in den Arbeiten A. BRAUN'S¹⁾ ein reiches Material für die Sproßfolge verschiedener Pflanzen, welche er mit dem Generationswechsel im Thierreich vergleicht (p. 182). Ich will hier nur für einige unserer Waldbäume die verschiedenen Lebensphasen bezeichnen und nachweisen, daß auch diese, gleich der Lebensdauer der Pflanze überhaupt, sehr von Umständen und Verhältnissen abhängen.

Als die erste Lebensperiode des Baumes kann man den Zeitraum von der Keimung bis zur ersten Blütenentwicklung bezeichnen; die zweite bildet alsdann den Zeitraum vom ersten Blüthenjahr bis zur Zeit der Wachstumsabnahme des Stammes im Allgemeinen und die letzte Periode endigt mit dem Absterben des Baumes²⁾. Scharfe Grenzen lassen sich hier nicht ziehen. Bäume, welche in der Jugend sehr rasch wachsen, durchlaufen die erste Lebensperiode sehr schnell, die Kiefer, Lerche und Birke. Die Tanne, Fichte und Buche dagegen wachsen in den ersten Lebensjahren langsam, bis zur Blüthezeit machen sie darauf sehr starke Höhentriebe. Die Tanne kommt selten vor 30—40 Jahren zur Blüthe, die Kiefer und die Lerche dagegen bringen schon mit 10 und 12 Jahren Zapfen; die Eiche und die Buche blühen ebenfalls erst nach einer Reihe von Jahren, allein es ist als höchst seltener, vielleicht einzig dastehender, Fall auch schon einmal eine Keimpflanze der Eiche beobachtet worden, welche im ersten Jahre Blüthen brachte (p. 475). Die Abnahme des Wachstums im Allgemeinen, der Eintritt in die dritte Lebensperiode, erfolgt bei den schnell wachsenden Bäumen in der Regel früher als bei den langsam wachsenden Stämmen. Die Kiefer und die Fichte erreichen ihre Wachstumshöhe in der Regel schon mit 80—100 Jahren, die Tanne bewahrt sie unter Umständen viel länger; die Buche entwickelt in der Regel erst nach 130—150 Jahren schwächere Jahresringe; das Dickenwachsthum der Eiche vermindert sich erst mit 150—200 Jahren, und bei der echten Kastanie dauert das volle Dickenwachsthum im Süden wohl noch doppelt so lange, woraus sich die enorme Stammdicke der verhältnißmäßig nicht so alten Bäume auf Madeira und den Canaren erklärt. Die Dauer der letzten Periode ist noch schwankender und noch mehr von örtlichen und zufälligen Verhältnissen abhängig, als der Zeitraum der beiden anderen Perioden, denn nur wenig Bäume kommen bei uns zum natur-

¹⁾ A. BRAUN, das Individuum der Pflanze. p. 73.

²⁾ Mein Baum p. 305.



gemäßen Absterben. Die leichten, schnell wachsenden Holzarten sterben in der Regel früher ab; aber schon die Linde macht hier eine Ausnahme.

Der Stamm der ältesten deutschen Linde, bei Neustadt am Kocher, soll 32 Fufs im Umfang haben, sie ist schon im Jahre 1408 besungen worden¹⁾. Die alten Kiefern auf dem Hain bei Rudolstadt haben nach meiner eigenen Zählung 280—300 Jahresringe, die Holzlagen der letzten 100 Jahre sind so schmal, dafs man sie nur mit der Lupe zu zählen vermag. Die Tannen auf dem Wurzelberg bei Katzhütte (siehe die nebenstehende Fig. 289) im Thüringer Walde sind über 300—400, ja nach einer neuen Zählung der Jahresringe der größten Stämme bis 600 Jahre alt; sie sind einzeln gipfeldürre. Auf Tenerife sieht man mehrfach alte Kiefern (*Pinus canariensis*), Erinnerungen aus der Zeit der Conquista, meistens mit einem Muttergottesbilde geschmückt. Riesenhafte Kastanien, von 32 und 36 Fufs im Stammumfang, auf Madeira und Tenerife, sind wahrscheinlich von den Conquistadores zu Anfang des funfzehnten Jahrhunderts gepflanzt, da nirgends der Kastanie als einheimischen Baumes, wohl aber seiner Anpflanzung durch die Eroberer, gedacht ist. Noch größere Lorbeerbäume (*Oreodaphne foetens*), von 38—42 Fufs im Stammumfang, bei 90—120 Fufs Höhe (auf der Achada do Iudeo im Norden von Madeira), haben sicherlich, da der Lorbeerbaum nur langsam wächst, die Entdeckung der Insel (1419) gesehen. Die alten Stücke einer anderen Lorbeerart (*Persea indica*), im Walde von Agua Garcia auf Tenerife, messen gleichfalls über 40 Fufs, sie dienen den mächtigen Stämmen als Sockel²⁾. Die alte Eiche zu Pleischwitz bei Breslau hatte nach GÖPPER³⁾ 42½ preussische Fufs im Umfang, ihre Höhe betrug dagegen nur 78 Fufs, sie wurde von GÖPPER auf 700 Jahre geschätzt. Der alte Rosenstock an der Crypta des Domes zu Hildesheim, der Sage nach schon von Ludwig dem Frommen gepflanzt, ist sicherlich sehr alt. Aus seinem kaum über die Erde vorragenden Stocke, der 10 Zoll Durchmesser hat, entsprossen mehrere bis 2 Zoll starke Triebe, welche einem Weinstock gleich die Wand der Kapelle bekleiden. Der alte Drachenbaum zu Orotava (Fig. 288. p. 538), dessen Stamm nach LE DRU am Boden 74 Fufs Umfang besitzt, nach einer

¹⁾ MASIUS, Naturstudien, erste Ausgabe. p. 120. — LINK, die große Linde bei Neustadt. Flora 1850.

²⁾ Mein Bericht über Madeira und Tenerife. Taf. VI.

³⁾ GÖPPER, die große Eiche bei Pleischwitz. Bot. Zeitg. 1857. p. 886.

spanischen Angabe aber $17\frac{1}{2}$ Varas (38 Fufs $1\frac{1}{2}$ Zoll engl. Mafs) im Durchmesser hält und dessen Höhe 22 Varas oder $60\frac{1}{2}$ Fufs beträgt, hat sicher ein Alter, das weit über jede geschichtliche Zeit hinausgeht; er soll zur Zeit der Eroberung der Inseln durch die Spanier schon eben so stark und hohl als jetzt gewesen sein. Auch der noch wunderschön erhaltene Drachenbaum zu Icod de los vinos, etwa 36 Fufs im Umfang, ist jedenfalls sehr alt. Die alle bisherigen Vorstellungen über die Gröfse der Bäume hinter sich lassende *Wellingtonia gigantea* aus der Grafschaft Calaveras in Californien, deren angeblich größtes Exemplar als 116 Fufs hohe, wieder aufgebaute, Rindensäule den Krystallpalast zu Sydenham zielt, hat am Boden 31 Fufs und in einer Höhe von 100 Fufs noch 15 Fufs Durchmesser. Bis zu einer Höhe von 140 Fufs vollkommen astrein, stieg die ausgebreitete Krone bis zu einer Höhe von 363 Fufs empor. Dieser Baum wird nach seinen nur verhältnißmäßig schmalen Jahresringen auf 3000—4000 Jahre geschätzt. Auch der *Taxus*baum von Braburn in der Grafschaft Kent soll 3000 Jahre alt sein, und der Baobab endlich nach ADANSON sogar 5000 bis 6000 Jahre erreichen. Allein dieser Baum wächst schnell, sein leichtes Holz legt jährlich sehr bedeutend auf, so daß ich die Altersschätzung dieser Riesenbäume Afrikas etwas zu hoch vermute. (Ein vierzigjähriger Baobab in Sta. Cruz hat bereits 10 Fufs im Umfang.)

Die Mehrzahl der hier aufgeführten Bäume lebt noch jetzt, von den dahingeshiedenen aber ist kaum einer eines natürlichen Todes gestorben. Die alte Eiche von Pleischwitz war hohl und stürzte zusammen; der alte Drachenbaum zu Orotava, gleichfalls hohl, wird wohl demselben Schicksal nicht entgehen. Der Baum von Icod de los vinos dagegen ist ein kerngesundes Exemplar. Der Rosenstock zu Hildesheim, mehrmals durch Feuer fast vernichtet, hat immer neuen Stockausschlag gebracht und treibt jetzt aus kerngesunden Aesten. Die größte Kastanie Madeira's (zu Campanario) ist zwar hohl, hat aber eine prächtige Krone und trägt noch massenhaft alljährlich Früchte. Auch die Riesenbäume Californiens sind nach den englischen Berichten und Abbildungen noch im vollsten Wachsthum. Nur die Kiefern bei Rudolstadt und die Tannen des Wurzelberges sind sämmtlich schwach beästet und zum Theil schon gipfeldürre. — Diese Beispiele alter Bäume, die ich meistens selbst gesehen, genügen wohl, um zu beweisen, daß 1. der Baum nicht die Nothwendigkeit seines Unteranges in sich selber trägt, und daß 2. sogar in manchen Fällen

selbst eine riesenhafte Verlängerung des Stammes (*Wellingtonia*) die Saftcirculation nicht zu behindern scheint, und das endlich 3. nur wenige Bäume eines natürlichen Todes sterben, die Mehrzahl aber der Ungunst der Verhältnisse zum Opfer wird.

XX. N a c h t r ä g e.

Zu §. 3. p. 12. Der Pflanzenzellstoff ist nach SCHWEIZER und CRAMER in Kupferoxyd-Ammoniak löslich und wird durch Salzsäure wieder als flockiger Niederschlag gefällt. Allein nicht alle Pflanzenzellen zeigen hier ein gleiches Verhalten. Bei einigen tritt nach CRAMER a) gar keine Wirkung ein (Kork, Bastzellen der China, Pappushaare, Traubenkörper der Urticeen, bei einigen Algen, Flechten und Pilzen). Bei anderen erfolgt b) nur eine blaue Färbung durch das Reagenz (Fucaceen, *Caulerpa*, Gallerthüllen des *Nostoc*, einige Holzzellen u. s. w.). Wieder bei anderen zeigt sich c) ein Aufquellen der Zellenmembran mit oder ohne Färbung (Baumwolle, Hanf- und Leinfaser, Endospermzellen v. *Collomia*). Und endlich erfolgt d) eine vollständige Lösung (die Gallerte des Samens von *Collomia*, *Cydonia* und *Linum*; die Bastzellen des Leins, die Bastzellen des Hanfes und die Baumwollenzellen sind zum größten Theil löslich). Die Lösung geht beim diosmotischen Versuch durch ein *Caulerpa*blättchen (Bd. I. p. 361). Das Stärkmehl quillt in Kupferoxyd-Ammoniak bedeutend auf ohne gelöst zu werden, der Zellkern und der Primordialschlauch (der Schneebeere) sind dagegen löslich (CRAMER, Verhalten des Kupferoxyd-Ammoniak zur Pflanzenmembran. Vierteljahrsschrift der naturforschenden Gesellschaft zu Zürich 1857). Ich habe die Versuche theilweise wiederholt und kann dieselben bestätigen; alle verholzten und verkorkten Zellen werden wenig oder gar nicht angegriffen, quellen und lösen sich aber in der Regel nach der Behandlung mit Aetzkali oder mit Salzsäure und chlorsaurem Kali. Die Aufquellungserscheinungen der nicht verholzten Bastzellen und der Stärkmehlkörner sind sehr interessant und verdienen noch weiter verfolgt zu werden, im Allgemeinen aber wirkt die Reagenz viel schwächer als die Chlorzink-Jodlösung. Man bereitet dasselbe am besten aus frisch gefälltem Kupferoxydhydrat, welches in Salmiakgeist gelöst wird.

Zu §. 3. p. 15. HARTIG's Klebermehl (Aleuron) ist eine geformte Proteinverbindung, in welcher sogar krystallinische Einschlüsse ähnlicher Zusammensetzung vorkommen. HARTIG hat überdies krystallisirbare Stickstoffverbindungen im Saft keimender Pflanzen und im Frühlingsaft der Bäume nachgewiesen (Nachträge p. 556).

Zu §. 4. p. 35. Die Endospermzellen von *Ardisia excelsa* färben sich auf ganz dünnen Querschnitten schon durch Jodlösung schön blau. NÄGELI vermuthet, dafs auch die Membran der Pflanzenzelle, gleich dem Stärkemehlkorn, aus Zellenstoff und Stärke zusammengesetzt sei, deren Verhältnifs zu einander sehr verschieden auftreten kann, so dafs bald die Reaction des einen, bald des anderen mehr vorwaltet (Nachträge p. 548).

Zu §. 5. p. 36. In der, wahrscheinlich einer *Moquilea*-Art angehörigen, Rinde, welche die Bewohner Trinidads el Canto nennen, und aus deren Asche sie, mit Thon gemengt, Töpfergeschirre darstellen, sind alle Zellenarten mehr oder weniger verkieselt; doch scheint hier die Kieselsäure weniger in die Membran der Zellen als in dem Protoplasma, welches im Umkreis der Zelle verbreitet war, aufgenommen zu sein, oder zum wenigsten nur den innersten Schichten dieser Zellen anzugehören, weil nach Entfernung der organischen Substanz durch oxydirende Mittel (Salpetersäure und chloresures Kali, Chromsäure, Verbrennen mit chloresurem Kali) ein Kieselskelett der Zellen zurückbleibt, an welchem die Porenkanäle als äufserst zierliche Vorsprünge auftreten. Dieselbe Erscheinung zeigt sich noch schöner bei den getüpfelten Gefäßzellen des Kernholzes der *Tectona grandis*, in welchem überdies noch formlose Kieselerde als Inhalt vorkommt. Bei *Moquilea* und *Petraea* sind die Zellen der Rinde verkieselt, während das Holz keine Kieselsäure aufgenommen hat, bei *Tectona* ist es umgekehrt, doch sind hier fast ausschliesslich die Gefäße und zwar nur im älteren Holz verkieselt. Die Oberhaut der Blätter von *Moquilea* und *Petraea* giebt das zierlichste Kieselskelett. — Ich verweise für das Nähere auf die schönen Untersuchungen von CRÜGER, welcher die Güte hatte, mir von dem Material mitzutheilen (Bot. Zeitung 1857. p. 281). Das Kieselskelett dieser Zellen giebt, wenn es durch Behandlung mit oxydirenden Flüssigkeiten und nachherigem Verbrennen mit chloresurem Kali von der organischen Substanz befreit worden, auf dem schwarzen Felde des Polarisationsmikroskopes kaum eine Lichterscheinung. Wenn man mäfsig dünne Längsschnitte des sehr festen und schweren Holzes von

Brosimum guianense in der Platinschale einäschert, so hinterbleibt ein Skelet des Holzes, das aus kohlen saurem Kalk besteht. Einen geringeren Kalkgehalt findet man auch bei verschiedenen anderen Hölzern.

Zu §. 5. p. 42. Nach UNKWA wirkt der elektrische Strom auf die Bewegung des Protoplasma. Bei *Chara* hatte derselbe eine augenblickliche Hemmung der Saftcirculation zur Folge, welche jedoch bei der Fortdauer des elektrischen Stromes später zurückkehrte, aber durch Vermehrung der Plattenpaare abermals gehemmt und durch eine sehr starke Säule für mehrere Stunden unterbrochen wurde. Eine allmähliche Verminderung der Plattenpaare bewirkte eine schnellere Rückkehr der Saftströmung (Unger, Anatomie und Physiologie p. 77).

Zu §. 5. p. 49. Was v. MOHL Primordialschlauch nennt, bezeichnet HARTIG als äußere Ptychode-Membran. Nach seiner jetzigen Auffassung besteht die Ptychode aus einer äußeren und einer inneren Membran, das Protoplasma aber ist zwischen derselben im Ptychoderaum enthalten, die Saftströme verlaufen nach HARTIG im Innern feiner Canäle der Ptychodehaut. Die Ptychode bildet sich aus einem Theile des Zellkernes, dessen Kernkörperchen einen neuen Zellkern erzeugt. Die Ptychode selbst aber wird zur Zellenmembran, während der Zellkern eine neue Ptychode hervorbringt, welcher Proceß sich so oft wiederholt, als neue Verdickungsschichten abgelagert werden. Im Ptychodeschlauch bilden sich die organisirten Körper der Zelle (neue Zellen, Stärkmehl, Inulin, Chlorophyll und Klebermehl) auch theilt sich derselbe bei der Zellenbildung durch Theilung. Der Zellkern ist nach HARTIG das wichtigste Element der Pflanzenzelle, indem aus ihm die ersten Anfänge neuer Zellen, sowie aller organisirten Körper hervorgehen (HARTIG, Entwicklungsgeschichte des Pflanzenkeimes. Leipzig 1858. p. 1—4). Ich kann mich diesen Ansichten nicht überall anschließen, bekenne mich vielmehr zur PRINGSHEIM'schen Auffassung der Zellenbildung und Verdickung, welche mit meinen eigenen Beobachtungen am besten harmonirt.

Zu §. 7. p. 56. Ueber das Stärkmehl hat NÄGELI¹⁾ eine große, sich auf vieljährige Untersuchungen gründende, Arbeit geliefert, deren Hauptresultate ich hier mittheilen will, für das Specielle aber auf das Buch selbst verweisen muß. NÄGELI hat gefunden; daß das Stärkmehlkorn aus zweierlei Stoffen, aus Stärke und Pflanzenzellen-

¹⁾ C. NÄGELI, die Stärkmehlkörner. Zürich 1858.

stoff, besteht und daß diese beiden Stoffe nicht, wie MASCHKE¹⁾ angenommen, in abwechselnden Schichten, sondern in gegenseitiger Durchdringung vorkommen. Das Speichelferment zieht die Stärke aus und läßt die Cellulose zurück, wobei die Körner sowohl ihre Gestalt als auch ihre Schichtung behalten, dagegen an Größe abnehmen und ihren dunklen Randschatten verlieren. Jodlösung färbt das Skelett des ehemaligen Stärkmehlkornes gelb, Jod und Schwefelsäure färben dasselbe blau. Das Mischungsverhältniß der Stärke und des Zellstoffes zu einander ist nach NÄGELI bei den Stärkmehlkörnern bestimmter Pflanzen sehr verschieden; die Weizenstärke enthält nur Spuren der Cellulose, das Stärkmehlkorn im Samenmantel von Chelidonium dagegen nur sehr wenig Stärke, das Stärkmehlkorn der Kartoffel endlich hat nach ihm 6 — 7mal soviel Stärke als Zellstoff. Sogar die verschiedenen Schichten desselben Stärkmehlkornes enthalten verschiedene Mengen beider Stoffe, die dichteren Schichten führen mehr Cellulose. Auch die Membran der Pflanzenzellen besteht nach NÄGELI vielfach aus einer Mischung von Stärke und Zellenstoff, doch ist im Allgemeinen hier der letztere vorherrschend. Er nennt den Stärkestoff, der sich durch Speichel bei längerer gelinder Erwärmung (45 bis 55° C.) ausziehen läßt, weil er sich leichter als die Cellulose löst, und durch Jodlösung blau gefärbt wird, Granulose. Die Mischung der Granulose und Cellulose, wie sie in den Stärkmehlkörnern und in der Membran der Pflanzenzellen vorkommt, unterscheidet er wieder A. nach der Art ihrer Färbung mit wässriger Jodlösung, als 1. Amyloid, das sich unmittelbar blau oder violett färbt (die Stärkmehlkörner aller Pflanzen, die Cotyledonzellen einiger Papilionaceen, die Albumenzellen einiger Portulaceen und Caryophyllen²⁾, die Asci aller wahren Flechten [Bd. I. p. 174], einige Pilze [p. 193] u. s. w.); 2. Mesamylin, mit schmutzig blauer Färbung und Beimischung von Braun (die Stärkmehlkörner von Chelidonium, die Albumenzellen der Irideen, Liliaceen, Amaryllideen u. s. w., die Cotyledonzellen von Tropaeolum, die Membran vieler Zellen, oftmals aber nur im jungen Zustande oder später in besonderen Schichten); 3. Desamylin, das durch Jodlösung gar nicht oder nur gelb gefärbt wird, auch mit Jod und Schwefelsäure

¹⁾ Bot. Zeitung 1855. p. 407.

²⁾ Das Sameneiweiß der *Ardisia crenulata* ist nach NÄGELI Mesamylin, die Albumenzellen der *Ardisia excelsa* nehmen dagegen nach meinen Untersuchungen auf sehr zarten Schnitten schon durch Jod eine rein blaue Färbung an.

keine blaue Färbung annimmt (die Membran der meisten Pflanzenzellen, insbesondere der verholzten oder vertrockneten Gewebe). *B.* Nach der Weise des Aufquellens, als 1. Gelin, im trockenen Zustand hornartig und knorpelig, in kaltem Wasser aufquellend und durch kochendes Wasser sich noch mehr ausdehnend (im schleimgebenden Gewebe gewisser Samen, ferner bei den Gallertflechten und Gallertalgen); 2. Medullin, als trockenes Gewebe wenig hart, in kaltem Wasser nicht, und in verdünnten Säuren wenig aufquellend, wird von verdünnter Schwefelsäure beim Kochen gelöst (die meisten Parenchymzellen des Pflanzenreichs oder einzelne Theile ihrer Wandung); 3. Lignin, auch im feuchten Zustand hart, wird durch verdünnte Schwefelsäure nicht verändert und von concentrirter Schwefelsäure gar nicht oder doch nur schwierig aufgelöst (die verholzten oder vertrockneten Pflanzenzellen oder einzelne Schichten derselben). Diese beiden Reihen gehen nach Nägeli nicht immer parallel mit einander; so enthält das Gelin keine Stärke (Granulose), auch glaubt er, daß die chemische Verbindung der verholzten Gewebe nach dem Erwärmen mit Salpetersäure oder Aetzkali weniger auf einer Entfernung eingelagerter Stoffe, welche die blaue Färbung der Cellulose durch Jod und Schwefelsäure verhindern, als auf einer Umstimmung der Molecularbeschaffenheit seines Lignins beruhe.

Alle Stärkmehlkörner sind nach Nägeli geschichteter Natur; die Schichten können vollkommene Blasen, aber auch Abschnitte (Theile) derselben sein, sie sind sowohl unter sich als auch an bestimmten Stellen von ungleicher Breite, beziehen sich aber jederzeit auf einen gemeinsamen Mittelpunkt (Schichtungscentrum) und sind von ungleicher Dichtigkeit. Die wasserreichen Schichten erscheinen unter dem Mikroskop mit röthlicher Färbung. Eine homogene, wenig verdichtete, Masse, oftmals einer kleinen Höhle ähnlich, bildet den centralen oder excentrischen Kern des Stärkmehlkorns. Bisweilen kommen mehrere Kerne und dann ebenso viele Schichtungssysteme in einem Stärkmehlkorne vor. Risse entstehen durch ungleiche Ausdehnung der Substanz beim Wachsthum, desgleichen durch Druck, Austrocknen und durch die Art des Aufquellens, auch durch Wasserentziehung bei der Behandlung mit absolutem Alkohol. Der Wassergehalt der frischen Stärkmehlkörner beträgt $\frac{1}{4}$ — $\frac{1}{2}$ ihres Gewichtes, lufttrocken enthalten sie noch $\frac{1}{2}$ Wasser. Die inneren Theile des Stärkmehlkornes sind in der Regel wasserreicher als die äußeren, der Kern hat den größten Wasser-

gehalt, er ist aber niemals ein mit Flüssigkeit erfüllter Hohlraum; wenn er dagegen als solcher erscheint, so ist der innere Theil des Kornes schon durch Auflösung verschwunden.

Das Aufquellen der Stärkemehlkörner erfolgt nach NÄGELI bei einer bestimmten Temperatur oder Concentration der Flüssigkeit; die Structur und Form des Kornes wird dabei dauernd verändert. Die wasserreichsten Theile des Kornes quellen zuerst auf; die inneren Theile durchbrechen deshalb häufig die äußeren dichteren Schichten, oder es bildet sich, wenn die letzteren langsam der Ausdehnung folgen, allmählig eine weitere Höhle, bis zuletzt die Schichtung verschwindet und eine überall gleichmäßige Masse als blasenartige Hülle zurückbleibt. Die großen Körner der Kartoffelstärke beginnen schon bei 55° C. zu quellen, die kleinen Körner verlangen eine höhere Temperatur (65° C.); bei 86° ist das Maximum des Aufquellens erreicht. Die Erscheinungen des Aufquellens sind nach dem Grade der Einwirkung wesentlich verschieden. Lufttrockene Stärkekörner, einer hohen Temperatur ausgesetzt, quellen später schon im kalten Wasser auf, im Oelbade, bis auf 200° C. erhitzt, verwandeln sie sich, nach ПАУКЪ, vollständig in Dextrin. In Wasser aufgequollenes Stärkemehl quillt, wenn es eingetrocknet wurde, nicht wieder auf; durch Frost veränderter Kleister verliert ebenfalls sein Wasser, ohne es später wieder aufzunehmen.

Durch Einwirkung des kochenden Wassers, desgleichen durch verdünnte Säuren und Kalilösung, überhaupt durch Flüssigkeiten, welche ein Aufquellen bewirken, wird das Stärkemehlkorn von Innen nach Außen gelöst; concentrirte Säuren, desgleichen Fermente und Proteinverbindungen lösen es dagegen von Außen her¹⁾. Beim Rösten wird das Stärkemehl in Dextrin verwandelt, der Kern und die inneren Schichten verschwinden zuerst. NÄGELI hält eine Stärkelösung durch Mineralsäuren bei gewöhnlicher Temperatur oder durch Kochen mit Wasser bei 150°, desgleichen durch anhaltendes Kochen mit Wasser oder Kalilösung erhalten, wenn sie unter dem Mikroskop vollkommen klar erscheint, mit Jodlösung aber in einer überall gleichmäßig blau gefärbten Flüssigkeit freischwimmende Körner zeigt, für eine wahre Lösung und glaubt, daß alle Substanzen, welche eine Umwandlung der Stärke in Dextrin bewirken, zuerst eine Lösung der wirklichen

¹⁾ Die Chlorzink-Jodlösung greift das Stärkemehlkorn ebenfalls von außen her an.

Stärke veranlassen. Die unreifen Samen von *Peganum Harmala* Lin. und noch viele andere Samen enthalten nach ihm aufgelöste Stärke. Auch SCHENK hat in der Epidermis des Blattes, Stengels u. s. w. verschiedener *Ornithogalum*-Arten und SANJO in der Epidermis der Blätter von *Gagea formlose* Stärke beobachtet. (Botan. Zeitung 1857. p. 497 und 420.) NÄGELI unterscheidet 3 Modificationen der Stärke: 1. organisirte Substanz, welche in kochendem Wasser durch mehrtägige Einwirkung gelöst wird; 2. desorganisirte Substanz, von der Beschaffenheit des geronnenen Eiweißes, in kochendem Wasser nach kurzer Zeit löslich; 3. desorganisirte Stärke von salbenartiger Beschaffenheit, schon in kaltem Wasser löslich. Stärkelösung, durch Alkohol gefällt, liefert nach MASCHKE die dritte Modification, welche durch Verdunsten an der Luft in die zweite Form übergeht¹⁾.

NÄGELI hat seine frühere Ansicht über die Bildung der Stärkemehlkörner dahin geändert, daß dieselben im frühesten Zustande aus einer dichten Substanz bestehen, in welcher sich zuerst der kugelige Kern als weiche Masse abscheidet, welcher, nachdem er sich vergrößert hat, concentrisch sich in einen neuen kleinen sphärischen Kern und in eine mittlere dichte und eine äußere weiche Schicht, letztere beide in Form von Kugelschalen, theilt. Die Rinde, sowie die durch Theilung des Kernes entstandenen Schichten spalten sich darauf zu wiederholten Malen concentrisch, nachdem sie je bis auf eine gewisse Mächtigkeit gewachsen sind; häufiger spaltet sich eine dichte Schicht in je zwei gleiche und eine dazwischen liegende weiche Schicht, viel seltener zerfällt eine weiche Schicht in zwei Platten. Wenn die sich spaltende Schicht überall die gleiche Dicke besitzt, so erfolgt die Spaltung im ganzen Umkreis, ist sie dagegen von ungleicher Stärke, so bleibt die schwächere Partie ungetheilt. Außerdem findet eine Verdichtung der Substanz statt. Die einfachen Körner wachsen von der Oberfläche nach der Mitte zu und zwar durch Intussusception. Es ist nach NÄGELI kein Grund vorhanden, neben der Einlagerung neuer Substanz noch eine Ablagerung von Außen her anzunehmen. In den weichsten Schichten, welche die meiste Granulose enthalten, ist das lebhafteste Wachsthum. Da nun der Grad der Weichheit eines Stärkemehlkornes von der Peripherie zur Mitte zunimmt, so wachsen auch die inneren Theile rascher als die äußeren, dichteren, mehr Cellulose

¹⁾ In Kupferoxyd-Ammoniak quillt das Stärkemehlkorn auf ohne gelöst zu werden (CRAMER).

enthaltenden, Schichten, welche kaum an Dicke zunehmen. Die Ungleichheit im Wachsthum der Schichten steigert sich wieder mit der Entfernung derselben vom Kerne; in dem langen Radius eines Stärkmehlkornes mit excentrischem Kerne (Kartoffelstärkmehl) wiederholt sich deshalb die Spaltung¹⁾ viel häufiger. Die Neigung zu ungleichem Wachsthum ist in der Regel schon von Anfang an gegeben und ändert sich nur in verhältnißmäßig seltenen Fällen (Stärkmehlkörner mit sehr unregelmäßiger Schichtung im Mark von *Cereus variabilis*). Das Maximum der Einlagerung liegt im Mittelpunkt des Kornes; bei den knochenförmigen Amylumkörnern des Milchsaftes tropischer Euphorbiaceen aber in der Mitte der beiden Enden des Kornes²⁾.

NÄGELI unterscheidet zusammengesetzte und halbzusammengesetzte Körner. Die zusammengesetzten Stärkmehlkörner entstehen, wenn eine Theilung des Kernes im frühen Zustande des Kornes stattfindet und die beide Theilkerne umhüllende Substanz durch eine entstandene Spalte vollständig durchbrochen wird. Die Theilkörner wachsen darauf wie einfache Körner. Die halbzusammengesetzten Stärkmehlkörner bilden sich dagegen in doppelter Weise, nämlich 1. durch Theilung des Kernes in zwei Theile, 2. durch Auftreten eines neuen Kernes in den äußeren Schichten und Abschneidung desselben sammt der umhüllenden Substanz als kleines Theilkorn. Jedes Theilkorn tritt darauf, in der Regel von dem anderen durch eine Spalte getrennt, als eigenes Schichtungscentrum auf; bei excentrischer Schichtung wird auch der Kern des Theilkornes später excentrisch. Die äußeren Schichten, welche dem einfachen Stärkmehlkorn angehören, nehmen nach der Theilung ihres Kernes nicht mehr an Dicke zu. Die Theilung

¹⁾ Auch die Schichtung der Zellmembran erklärt NÄGELI jetzt durch Spaltung einer ursprünglich homogenen Masse, ganz so wie er die Schichtenbildung der Stärkmehlkörner beschreibt.

²⁾ Die Stärkmehlkörner von *Euphorbia nicaeensis* sind nach NÄGELI in frühester Jugend kugelig, später werden sie oval und darauf länglich; bei *Euphorbia nereifolia* sind nur die ersten unmerklichen Anfänge der Stärkmehlkörner kugelig, sie werden schon frühe stabförmig und sind dann 5 mal so lang als dick. In den noch sehr schwach verdickten Milchsaftgefäßen einer eben dem Samen entschlüpften Keimpflanze von *Euphorbia canariensis* finde ich nur stabförmige, noch sehr dünne, Stärkmehlkörner, während das benachbarte Parenchym kleine kugelige Stärkmehlkörner enthält. Merkwürdig bleibt es überhaupt, daß bei den tropischen Euphorbiaceen nur die Milchsaftgefäße stab- oder knochenförmige Stärkmehlkörner führen, während das Parenchym kugelige oder eiförmige Körner ausbildet. Die Stärkmehlkörner der jungen *Euphorbia* verhalten sich chemisch wie die stabförmigen Körner der ausgebildeten Pflanze, sind aber unter dem Polarisationsmikroskop einfach brechend.

kann sich mehrmals wiederholen, auch erscheinen beide Arten derselben nebeneinander. — Es läßt sich nicht leugnen, daß die von NÄGELI gegebene Darstellung die betreffenden Erscheinungen und namentlich auch die Entstehung der halbzusammengesetzten Stärkmehlkörner, welche ich bisher als schlagende Beweise für die Bildung der Schichten von Außen her angesehen, hinreichend erklärt, allein es bleibt zu bedenken, daß man die Entwicklungsgeschichte der einzelnen Stärkmehlkörner nicht direct verfolgen kann und sich ferner, wie NÄGELI selbst zugiebt, in derselben Zelle fortwährend neue Körner bilden, auch die vorhandenen nicht im gleichen Grade fortwachsen. Wir kämpfen hier deshalb mit denselben Schwierigkeiten, welche sich uns bei der Entwicklungsgeschichte der Pflanzenzelle entgegenstellen, wenn wir sie nicht, wie bei gewissen Algen, unter dem Mikroskop direct durch alle Lebensphasen verfolgen können, sondern uns selbst die Entwicklungsstufen combiniren müssen. Daß die äußere Schicht des Stärkmehlkornes immer, selbst beim jüngsten Korn, am festesten ist und man niemals, nach NÄGELI, eine weiche Schicht als äußere Umgrenzung findet, spricht allerdings sehr gegen die Annahme eines Wachsthums durch Ablagerung neuer Schichten von Außen her. Für die Entwicklungsgeschichte der halbzusammengesetzten Körner empfiehlt NÄGELI die Untersuchung junger und alter Zwiebelchuppen von Hyacinthus, desgleichen die Kartoffelknolle, das Mark von Cereus und den Wurzelstock von Canna. Wie sich die aus sehr vielen Theilkörnern (20 — 30,000) bestehenden Stärkmehlkörner des Samens von Arenaria u. s. w. bilden, bleibt ihm noch zweifelhaft. Auch die einfachen Stärkmehlkörner zerfallen nach NÄGELI durch Alkohol und rauchende Schwefelsäure in zahllose kleine Stücke, desgleichen macht er auf eine Gasentwicklung aufmerksam, welche bei Anwendung von Schwefelsäure von bestimmter Stärke (1 Volumen Säure und 2½ Volumen Wasser), desgleichen durch Aetzkalklösung, aus dem Centrum des Stärkmehlkornes stattfindet. Eine Cystenbildung um das Stärkmehlkorn, welcher, während das letztere von Außen her aufgelöst wird, Schwärmsporen entschlüpfen, erinnert an CIENKOWSKY'S Beobachtungen (Bd. II. p. 218) und findet dort ihre Erklärung, ist deshalb keineswegs, wie NÄGELI annimmt, ein Beweis für die Generatio spontanea. Auf die Theorie der Wachsthumsursachen, die Hypothese der Molecularconstitution, das Vorkommen der Stärkekörner, die systematische Uebersicht der Formen und des Vorkommens derselben im

Pflanzenreich, kann ich hier nicht weiter eingehen, sie müssen in dem umfangreichen Werke selbst verglichen werden; nur in Betreff der Formen will ich noch bemerken, daß NÄGELI *A.* einfache Körner 1. mit centrischem Kern, 2. mit excentrischem Kern, 3. von undeutlichem Bau, *B.* halbzusammengesetzte Körner, *C.* zusammengesetzte Körner 1. mit verschmolzenen Theilkörnern, 2. mit getrennten Theilkörnern unterscheidet. Die durch Verschmelzen einfacher Körner bei gegenseitiger Berührung entstandenen Formen betrachtet er als unächte zusammengesetzte Körner¹⁾.

Nach HARTIG sind das Stärkmehl, Chlorophyll, Inulin und Klebermehl, gleich der Pflanzenzelle und dem Zellkerne, organisirte hüllhäutige Gebilde, welche aus den Kernstoffkörperchen, d. h. aus kleinen Körnchen im Zellkern, hervorgehen. Das Stärkmehlkorn besteht nach ihm aus einer äußeren granulirten Hüllhaut, aus den Schichtungslamellen eines spiralg gerollten (?) Astathebandes, oder aus kleinen kugeligon Körnchen derselben Substanz und einer den Innenraum bekleidenden zarten Innenhaut. Das Stärkmehlkorn gleicht im Bau einer dickwandigen Zelle. Die Hüllhaut ist nach HARTIG die Membran des aus den Kernstoffkörperchen entstandenen Mikrophysalids, in welchem sich das Stärkmehlkorn entwickelt; zwischen ihr und dem letzteren lagert sich bei den Stärkmehlkörnern mit einem Chlorophyllüberzug das Blattgrün ein, Die Hüllhaut wird von salpetersaurem Quecksilberoxyd nicht aufgelöst. Die stab- und knochenförmigen Stärkmehlkörner der tropischen Euphorbiaceen werden durch salpetersaures Quecksilberoxyd ziegelroth gefärbt, sie sind demnach stickstoffhaltig. Die Schichten bestehen aus einem um den Innenraum gewundenen Astathebande, sie vermehren sich von Außen nach Innen, bei den Stärkmehlkörnern mit excentrischem Kern sollen die äußeren Schichten Menisken bilden. HARTIG stellte Durchschnitte des Kartoffelstärkmehls dar und glaubt bei dem Stärkmehl der Linse Andeutungen zu Porenkanälen gefunden zu haben. Die Stärkmehlkörner im Sameneiweiß vieler Ce-

¹⁾ Wenn man das Stärkmehl der Canna nach NÄGELI's Angabe mit Speichel behandelt (in der Ofenröhre bei etwa 40° R.), so zeigen sich nach mehreren Tagen die Körner dahin verändert, daß die Stärke im Umkreis und aus den weicheren Schichten verschwunden ist, der Kern und die dichteren Schichten halten sich länger und die letzteren erscheinen nunmehr als neben einander liegende Menisken; bisweilen ist auch die eine oder andere der Schichten radienartig durchbrochen. Jodlösung färbt den Theil, aus welchem die Stärke verschwunden, gelb. NÄGELI zeigte mir Körner desselben Stärkmehls, welche Form und Schichtung behalten hatten, aus denen aber alle Stärke verschwunden war.

realien (Agrostideae, Avenaceae, Arundineae, Festucaceae, Stipaceae) bestehen aus einer Hüllhaut und zahllosen kleinen Körnchen, welche durch Jod blau gefärbt werden; bei den Olyreen, Paniceen und Saccharineen finden sich dagegen nur Einzelkörper. Das Stärkmehlkorn des Hafers besteht nach HARTIG aus mehreren spindelförmigen Theilkörnern, welche sich weiter in spindelförmige Theile zerspalten lassen. Wo im Stärkmehlkorn ein sichtbarer Kern erscheint, hält HARTIG denselben für eine mit Luft erfüllte Höhle; die Angabe, daß die inneren Schichten weicher und gelatinöser sein sollen, findet er nicht bestätigt. Für die speciellen Angaben über die Formen und das Vorkommen der Stärke u. s. w. muß ich auf HARTIG'S Arbeit selbst verweisen, welche, ob schon in der Annahme eines Wachstums von Innen her und einer Vergleichung der Stärkmehlkörner mit der Pflanzenzelle mit NÄGELI harmonirend, im übrigen über die Entstehung und den Bau der Körner von letzterem sehr abweichende Ansichten entwickelt¹⁾.

Für die Bildung des Stärkmehls aus Zucker, welche man bisher nicht kannte, hat mir die Zuckerrübe in letzter Zeit ein Beispiel geliefert. Im Umkreise brauner Flecken nach äußeren Verletzungen und langsamem Vertrocknen der Verwundung, enthalten sämmtliche Parenchymzellen, denen normal das Stärkmehl fehlt, zahlreiche kugelige Stärkmehlkörner von geringer Größe und Verdichtung, ohne sichtbaren Kern und Schichtung, welche durch Jodlösung violett oder schön blau werden und sich gegen Säuren und Alkalien ganz wie Stärkmehl verhalten, dagegen auf dem dunklen Felde des Polarisationsmikroskopes verschwinden. Da die braunen Flecken nur in geringer Ausdehnung vorkommen, so war es leider nicht möglich den Zuckergehalt des Saftes der betreffenden Stellen mit dem der gesunden Partien derselben Rübe vergleichend zu bestimmen. Weil aber die Zuckerrübe, außer dem Zucker, im Zellsaft keine Kohlenhydrate enthält und die Wandungen der betreffenden Stellen keine Veränderungen zeigen, so können die Stärkmehlkörner hier nur auf Kosten des Zuckers entstanden sein.

Das Stärkmehl, welches man bisher als alleiniges Eigenthum der Pflanze betrachtete, ist in neuester Zeit durch VINCOW auch im Gehirn des Menschen aufgefunden worden. Die Corpora amylacea oder Amyloidkörper des menschlichen Gehirns sind nach NÄGELI ein-

¹⁾ HARTIG, Entwicklungsgeschichte des Pflanzenkeims. Leipzig 1858. p. 83 bis 107. — Ders., Botanische Zeitung 1855. p. 905. — Ders., Botanische Zeitung 1866. p. 349.

fache, seltener zusammengesetzte Körner von geschichtetem Bau, welche in kaltem und kochendem Alkohol und Aether unlöslich sind, dagegen in kochendem Wasser, in kalter Schwefelsäure und in Aetzkali aufquellen und zuletzt verschwinden; durch wässrige Jodlösung violett, blau bis schwarz gefärbt werden, zum Theil aber auch eine braune Färbung annehmen, weshalb sie NÄGELI mit den Körnern bei Chelidonium vergleicht. Derselbe hält auch diese für ein Gemenge von Stärke und Cellulose (VIRCHOW'S Archiv für pathologische Anatomie. VI). Die Gegenwart des Stärkmehls sowie der Cellulose sind demnach fernerhin keine gültige Beweise für die pflanzliche Natur eines Organismus, da sich Stärke im Gehirn des Menschen und Zellstoff bei den Ascidien und Salpen findet (Bd. II. p. 229).

Zu §. 7. p. 60. HARTIG hat einen dem Stärkmehl und Inulin verwandten Stoff, den er Klebermehl (Aleuron) nennt, nachgewiesen, welcher in den Samen der meisten Pflanzen, sehr häufig von Oel, seltener von Stärkmehl begleitet, vorkommt und nach ihm der Träger der Stickstoffverbindungen, desgleichen des Schwefels und Phosphors ist. Das Klebermehl ist in Wasser, Säuren und Alkalien leicht löslich; unter Oel gesehen, gleicht es dem Stärkmehlkorn. Es wird durch Jodglycerin nicht blau, sondern gelb gefärbt, nimmt aber durch salpetersaures Quecksilberoxydul eine ziegelrothe Färbung an, während Stärkmehl ungefärbt zerfließt. Durch Behandlung mit Oel kann man das Klebermehl darstellen und darauf durch Aether reinigen. Die Größe der Körner variirt zwischen $\frac{1}{1500}$ — $\frac{1}{800}$ ''' im Durchmesser. Sehr große, einzeln in der Zelle vorkommende Körner nennt HARTIG Solitaire; dieselben haben häufig Einschlüsse, welche in der Regel den kleineren Körnern fehlen. Die Körner besitzen eine Hüllhaut, welche HARTIG als einen doppelten Ptychodeschlauch betrachtet, dessen Häute an einanderliegen, während der Innenraum mit Aleuronsubstanz ausgefüllt ist, die Einschlüsse liegen in einer Falte der Ptychodehaut; er unterscheidet Weiskörper, Kranzkörper und Krystalloide. Die letzteren, als oftmals schön ausgebildete Krystalle zum sphäroidischen System gehörig, bleiben nicht selten im Wasser zurück, wenn sich die Aleuronsubstanz auflöst (bei Ricinus, Linum, Cannabis, Arbutus). Das Weiskorn verhält sich wie Inulin, es wird durch Jod und Quecksilberoxydul nicht gefärbt; die Kranzkörper und Krystalloide gehen in einander über. Beim Keimen der Samen verflüssigt sich entweder das Klebermehl (bei Vitis, Ricinus), oder es verwandelt sich in Stärkmehl

(im Albumen der Nadelhölzer und im Samenlappen von *Tropaeolum*). Aus dem durch die Keimung gelösten Aleuron bildet sich nach HARTIG eine andere krystallisirbare organische Verbindung, welche er wegen ihrer glänzenden Krystalle Gleis genannt hat. Die oft in vierseitigen Säulen mit dachförmiger Zuschärfung krystallisirende Verbindung ist in Wasser löslich und löset sich durch Verdunstung wieder heraus krystallisiren; HARTIG hat sie auch aus dem Saft keimender Holzgewächse, desgleichen aus der Cambiumschicht der Bäume im Frühjahr dargestellt. Die Lösung dieser Verbindung entwickelt, mit Kali erwärmt, Ammoniak, weshalb HARTIG sie zu den Amiden rechnet. Die farblosen Krystalle, welche als Einschlüsse des Klebermehls vorkommen, sind wahrscheinlich von ähnlicher Zusammensetzung. Das Klebermehl der *Bertolletia excelsa* enthält nach KUBEL's Analyse $9,46\frac{2}{3}$, das der gelben Lupine $9,26\frac{2}{3}$ Stickstoff. Formloser Kleber ist sehr verbreitet. — Der Nachweis krystallisirbarer Proteinverbindungen in der Pflanzenzelle ist jedenfalls sehr interessant, zumal da RADLKOEFER im Zellkern des Gewebes der *Lathraea* ähnliche Krystalle eines Proteinstoffes entdeckt hat und ebenfalls krystallisirbare Proteinverbindungen durch LEHMANN und FUNKE im Blute der Thiere als Blutkrystalle (Haematin-Krystalle) aufgefunden sind (FUNKE's Atlas der physiologischen Chemie. Taf. IX und X) (RADLKOEFER, Parthenogenesis. Leipzig 1858 in der Vorrede). Das Klebermehl gehört mit dem Stärkmehl, Inulin u. s. w. zu den Reservestoffen, welche zur Ernährung des Keimes aufgespeichert und bei der Keimung zum Nutzen der jungen Pflanze verwerthet werden (HARTIG, Entwicklungsgeschichte des Pflanzenkeimes p. 108. — Ders., Bot. Zeitung 1855. p. 881 und 1856. p. 257).

Zu §. 7. p. 60. Das Inulin findet sich nach HARTIG niemals im Samen; sogar bei Pflanzen, die es in der Wurzel oder in den Knollen führen, fehlt dasselbe in den Samen. Jodglycerin zeigt die Körner des Inulins am besten, sie werden durch Jod nicht gefärbt und lösen sich in salpetersaurer Quecksilberlösung (HARTIG, Entwicklungsgeschichte des Pflanzenkeimes p. 116)). Die Körner oder Bläschen in den Lebermoosblättern bestehen nach v. HOLLE aus einer Membran und einem Inhalt, erstere scheint dem Inulin verwandt zu sein, der Inhalt dagegen, theils flüssig, theils fest, erinnert an flüchtige Oele und Harze. Bei einigen Arten sind diese Bläschen zusammengesetzt. v. HOLLE hält dieselben für ein Secret der Zelle (v. HOLLE, über die Zellenbläschen der Lebermoose. Heidelberg 1857). Das Inulin ist in Kupferoxyd-

ammoniak löslich (CRAMER, Verhalten des Kupferoxyd-Ammoniaks zur Pflanzenzellmembran. 1857).

Zu §. 7. p. 61. Das Dextrin hat seinen Namen durch die Drehung der Polarisationsebene nach rechts erhalten. Das Traganthgummi entsteht nach v. MOHL durch allmähliche Umwandlung des Markes und der Markstrahlzellen der dasselbe liefernden Bäume in eine gelatinöse, in Wasser stark aufquellende Masse (Bot. Zeitung 1857. p. 33) er vergleicht dessen Bildung mit der Auflösung der Mutterzellen der Pollenkörner (Bd. I. p. 88) und der Bildung der Intercellularsubstanz aus einer Umwandlung der Mutterzelle bei den Fucaceen (Bd. 1. p. 109). Ich habe dieselbe Art der Entstehung für das Viscin der Mistelbeere schon früher nachgewiesen (Bd. 1. p. 67). Die alten Zweige der Opuntia Ficus indica sondern häufig ein dem Traganth auch äußerlich sehr ähnliches Gummi aus, welches in der Regel noch Stärkmehlkörner und die im Gewebe der Pflanze reichlich vorkommenden Krystalle des pflanzensauren Kalkes einschließt, hier aber in bestimmten Gummigängen, deren Zellen sich gleichfalls und zwar vom Mittelpunkte des Ganges aus aufzulösen scheinen, gebildet wird.

Zu §. 7. p. 61. Der Rohrzucker und der Traubenzucker lenken den polarisirten Lichtstrahl nach rechts ab, der Fruchtzucker oder Schleimzucker (Glycose) lenkt ihn nach links und ist unkrystallisirbar. Nach VENTZKE giebt es auch einen nach rechts ablenkenden unkrystallisirbaren Zucker (Dextrinzucker), als Mittelglied zwischen Dextrin und Traubenzucker. Der Saft des Zuckerrohres, der Zuckerrübe und vieler vegetativen Pflanzentheile enthalten im frischen Zustande Rohrzucker, der aber durch Säurebildung im Saft sehr bald in Traubenzucker übergeht. Der Saft der Zuckerrübe enthält 10 — 17% wasserfreien Rohrzucker. Der Traubenzucker findet sich mit dem Fruchtzucker in den süßen Früchten, im Honig, ferner für sich im Harn bei Diabetes mellitus, desgleichen im Blute und in der Leber vieler Thiere. Der Fruchtzucker oder Schleimzucker findet sich im flüssigen Theile des Honigs, er bildet sich ferner im Syrup bei der Zuckerfabrication. Der Milchzucker scheint nur dem Thierreich anzugehören, seine Lösung lenkt den polarisirten Lichtstrahl nach rechts (SCHLOSSBERGER, Lehrbuch der organischen Chemie p. 113). Der Rohrzucker wird, ehe er in weingeistige Gährung übergeht, in Traubenzucker verwandelt; Traubenzucker und Milchzucker färben sich beim Erwärmen mit Kali braun, sie reduciren gleichfalls das Kupferoxyd und werden dadurch vom

Rohrzucker unterschieden. In dem Mutterkorn hat MITSCHERLICH eine neue Zuckerart, welche die Polarisationssebene noch stärker als Dextrin nach rechts lenkt, gefunden und Mycose genannt (Monatsbericht der Berl. Akademie. 1857. November 2).

Zu §. 7. p. 61. HOFMEISTER hat nachgewiesen, daß die Gallerte der schleimgebenden Samen aus den in Wasser sehr stark aufquellenden Verdickungsschichten der Epidermiszellen besteht, und dabei auf sehr interessante Structurverhältnisse der Zellenwand aufmerksam gemacht (Bericht der sächsischen Gesellschaft der Wissenschaften 1858). Aehnliche Beobachtungen hat CRAMER bei dem Samen von *Cydonia*, *Plantago*, *Psyllium* und *Linum* gemacht (CRAMER, pflanzenphysiologische Untersuchungen. Zürich 1855). Nach SCHMIDT besteht der Pflanzenschleim aus $C^{12} H^{10} O^{10}$. CRAMER erhielt ähnliche Resultate. Quittenschleim mit verdünnter Schwefelsäure gekocht giebt nach ihm Zucker, mit verdünnter Salpetersäure dagegen Kleesäure. Die Pflanzenschleime sind nach ihm unlöslich; bei endosmotischen Versuchen dringt keine Spur derselben durch die thierische Membran. — Interessant ist der Nachweis des Ueberganges der Zellmembran in Tragantgummi, in Intercellularsubstanz, in Viscin und Schleim. — Nach KARSTEN entsteht auch das Wachs und Harz durch Umbildung der Zellmembran (KARSTEN, über die Entstehung des Harzes, Wachses, Gummis und Schleimes durch die assimilirende Thätigkeit der Zellmembran. Bot. Zeitung 1857. p. 313). In dem mit Harz vollständig ausgefüllten Kernholze der canarischen Kiefer finde ich die Holzzellen in ihrer chemischen Zusammensetzung nicht verändert.

Zu §. 7. p. 63. Der Milchsaft von *Euphorbia canariensis* enthält viel Harz oder Wachs, welches eingetrocknet das Euphorbium der Apotheken liefert, der Kaoutschouk, sonst im Milchsaft sehr verbreitet, scheint dafür zu fehlen. Die Verzweigungen der Milchsaftgefäße gehen hier bis zur Oberhaut und diese ist bei älteren Zweigen der Pflanze mit einer Wachsschicht bekleidet, welche oftmals 4 mal so dick als die Oberhaut selber ist, aber die Spaltöffnungen freiläßt. Diese Wachsablagerung ist geschichtet und giebt unter dem Polarisationsmikroskop sehr schöne Farbenercheinungen. Die Oberhaut der Zweige von *Euphorbia piscatoria* und *balsamifera* ist mit einer dünneren Wachsschicht bekleidet; der Milchsaft dieser beiden Pflanzen bleibt zähe und trocknet nicht wie jener zu einer festen spröden Masse. — Die Zellen von *Balanophora* sind mit Wachs ausgefüllt; im Parenchymgewebe

von *Laurus Camphora* findet sich der Campher in ähnlicher Weise ausgeschieden. Alle Zellen des älteren Holzes der *Pinus canariensis* sind mit Harz erfüllt.

Zu §. 7. p. 64. Nach ARTHUR GAIS (*Annales des sciences naturelles Série 4. Tom. II.*) entsteht das Chlorophyll als eine grüne, vom Zellkern ausgeschiedene, Gallerte, welcher häufig Schleimströme mit kleinen grünen Kugeln vorangehen. Die Gallertmasse entfernt sich darauf mehr oder weniger vom Zellkern, den sie anfänglich umgiebt, und theilt sich entweder in polyedrische oder sphärische Massen. Die Chlorophyllkörner können nach ihm auch durch Stärkemehlkörner entstehen, welche die gallertartige Chlorophyllmasse überzieht. Die Theilung des Chlorophylls in Partien erfolgt im Umkreis des Zellkerns; man findet denselben häufig von Chlorophyllkörnern umgeben. Die Chlorophyllkörner sind nach GAIS im Allgemeinen solide Kugeln einer eiweiß-fettartigen Substanz aus dem amorphen Chlorophyll gebildet, nur in seltenen Fällen sind es Bläschen von derselben chemischen Zusammensetzung (bei *Phajus* und *Acanthophippium*). Bei der Bleichsucht (Chlorose) der Pflanzen, die sowohl partiell als allgemein auftreten kann, ist nach GAIS die vollkommene Ausbildung des Chlorophylls behindert, eine farblose Masse umbüllt hier den Zellkern, und diese wird an der lebenden Pflanze durch Betupfen mit verdünnter Eisenlösung innerhalb einiger Tage grün gefärbt, so daß man durch diese Behandlung beliebig bestimmte Partien der bleichstüchtigen Blätter grün färben, aber auch, bei Aufnahme der Lösung durch die Wurzel, die Bleichsucht im Allgemeinen beseitigen kann. Läßt man dagegen Pflanzen unter Lichtabschluß wachsen, so wird die Ausbildung des Chlorophylls behindert und das ebenfalls schon vorhandene Blattgrün allmählig zerstört. — Nach GUILLEMIN wirken die blauen, grünen, gelben, orangenen und rothen Strahlen des Spectrums energischer auf die Bildung des Blattgrüns, als das directe Sonnenlicht, der gelbe Strahl befördert die Chlorophyllbildung am meisten. (*Annales des sciences naturelles Série 4. Tom. II.*)

Zu §. 7. p. 66. Der Gerbstoff kommt nach KARSTEN (*Monatsbericht der Berliner Akademie 1858*) auch im Saft lebender Zellen vor. Er hat denselben im Saft bestimmter Zellenreihen der unreifen Frucht von *Musa sapientum*, ferner in den Milchsaftgefäßen vieler Pflanzen, desgleichen im Collenchym zu einer bestimmten Zeit und im Parenchym der Blätter, durch Eisenchloridlösung, welche eine

blauschwarze Färbung hervorruft, nachgewiesen. Das Gewebe der Galläpfel ist mit diesem Stoffe gleichfalls getränkt. Die Gerbsäure ist nach KARSTEN in den Pflanzen an einem durch Alkohol und Säuren gerinnenden Stoff, wahrscheinlich eine Proteinverbindung, gebunden. Sie besteht nach STRECKER aus Gallussäure und Zucker. Nach HARTIG ist Gerbsäure das erste Zersetzungsproduct des Stärkmehls beim Keimungsproceß der Eichel, desgleichen in der Baumrinde zur Zeit der Auflösung der Reservestoffe. Deshalb ist die Eichenrinde nur im Frühjahr reich an Gerbstoff (HARTIG, Pflanzenkeim p. 102).

Zu §. 10. p. 86. Die Sporenbildung in den Vierlingsfrüchten der Corallineen ist, da immer 4 Sporen durch Abschnürung des Inhaltes einer cylindrischen Zelle in einer Reihe entstehen, für die Beobachtung ganz besonders geeignet. Auch kommen hier beide Fälle, eine Theilung des Inhaltes ohne gleichzeitige Abscheidung einer festen Zellstoffmembran (bei *Corallina officinalis*) und eine solche mit gleichzeitiger Bildung einer Zellstoffmembran (bei einer *Melobesia*), vor, worüber ich p. 215—217 des zweiten Bandes nachzulesen bitte. Ueber die Zellenbildung durch Theilung ist ferner erst kürzlich eine größere Arbeit von DIPPEL erschienen (Beiträge zur vegetabilischen Zellenbildung. Leipzig 1858). Derselbe vertheidigt die v. MOHL'sche Primordialschlauchtheorie und widerspricht der durch PRINGSHEIM aufgestellten Ansicht von der Zelltheilung, dagegen tritt er meiner Auffassung vom Wachsthum der Zellenmembran bei und verwirft die Annahme einer Intussusception. »Die neu entstandene Zellstoffhülle ist, nach DIPPEL, weder ein Product der Membran der Mutterzelle, noch eine unmittelbare Umwandlung des Plasma, sondern eine durch die Vermittelung des Primordialschlaches hervorgegangene Ausscheidung aus dem bildungsfähigen Theile des Inhaltes.« Die Zellenbildung wurde bei den niederen Algen, den Pollenkörnern und einigen Haargebilden untersucht. — Beobachtungen über freie Zellenbildung, welche der Verfasser in Aussicht stellt, wären sehr erwünscht, da wir gerade über diese Art der Zellenentstehung am wenigsten wissen.

Zu §. 13. p. 106. Nach UNGER's neuesten Untersuchungen sind die sogenannten Milchsaftgefäße von *Alisma Plantago* mit den milchsaftführenden Behältern von *Rhus* und *Mamillaria* zu vergleichen, sie haben keine eigene Wandungen, sind von den Gefäßbündeln unabhängig und fehlen in den Adventivwurzeln, sind aber im Rhizom und in den übrigen Theilen der Pflanze reichlich vorhanden und bilden

ein vielfach verzweigtes unter sich zusammenhängendes System. Der Milchsaft besteht aus größeren oder kleineren Oeltropfen und einer ungefärbten Flüssigkeit; eine Bewegung desselben war, selbst bei der unverletzten Pflanze, nicht wahrzunehmen (UNGER, über die Milchsaftgänge in *Alisma Plantago*. Denkschriften der Wiener Akademie 1857). Die Milchsaftgänge der *Musaceen* sind nach meinen Untersuchungen ähnlich gebaut, auch bei *Kleinia nereifolia* kommen derartige Gummi- oder Milchsaftgänge vor, deren Verlauf ich nicht weiter verfolgt habe. Die Gummigänge von *Opuntia Ficus indica* dagegen sind etwas anders gebaut, indem hier im ganzen Umkreis derselben die Bildung neuer Zellen fortdauert. — Die Milchsaftgänge sind demnach anatomisch von den Milchsaftgefäßen scharf zu unterscheiden.

Zu §. 15. p. 137. Ueber die sogenannte *Cuticula* der Pollenkörner habe ich meine Ansicht geändert und bitte dafür im §. 77 nachzulesen.

Zu §. 15. p. 141. Die *Epidermis* des Blattes von *Gladiolus segetum* zeigt solide kegelförmige Erhebungen, den Stacheln auf dem Pollenkorn der *Cucurbitaceen* ähnlich, welche eine einfache Längsreihe auf der langgestreckten Oberhautzelle bilden und, wie bei dem genannten Pollenkorn, den Verdickungsschichten angehören (Bd. II. p. 361).

Zu §. 17. p. 161. Wenn man recht zarte Schnitte eines frischen Pflanzengewebes, in welches Fadenpilze eingedrungen, auf dem Objectträger in Wasser bis zum einmaligen Aufwallen erhitzt und nach dem Erkalten mit Carminlösung befeuchtet, so nehmen die Pilzfäden den rothen Farbstoff auf und man sieht jetzt um so deutlicher, wie sie die Wand der Zellen durchbrechen. Der Pilzfaden zeigt hier, wie er sich mit einer Anschwellung an die Wandung legt, welche vorzugsweise Farbstoff aufspeichert. Selbige muß durch chemische Einwirkung den Theil der Wand, den sie berührt, auflösen, doch ist das Loch immer nur genau so groß, als der Pilzfaden, welcher durch dasselbe wächst. Ich bewahre ein sehr elegantes Präparat aus dem Gewebe der Zuckerrübe.

Zu §. 19. p. 194. Das *Collenchym* scheint die Verdunstung durch die Oberhaut wesentlich zu beschränken. Es ist vorzugsweise da entwickelt, wo die Oberhaut nur schwachen Schutz gewährt und nicht cuticularisirt ist, z. B. bei den Cacteen, fehlt dagegen denjenigen Euphorbien, welche schon durch eine dicke Wachsschicht über der Oberhaut hinreichend geschützt sind (*Euphorbia canariensis* und in

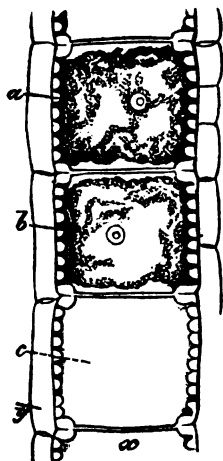
viel geringerem Grade *Euphorbia balsamifera* und *piscatoria*). Es scheint als ob die dicke aber nur schwach verdichtete Zellwand des Collenchyms das Wasser sehr fest gebunden enthält.

Zu §. 19. p. 201. Die steinharte Schale der Kapsel Frucht von *Hakea suaveolens* zeigt die zierlichsten Formen des verholzten Parenchym, welche ich jemals gesehen, ist überdies durch die sehr regelmäßige radienartige Anordnung verschiedener Zellenformen bemerkenswerth.

Zu §. 19. p. 203. Noch schöner ausgebildete und größere Krystalle finden sich in der innersten Zellenreihe des äußeren Integumentes des halbreifen und reifen Samens der *Carica Papaya*.

Zu §. 19. p. 210. Die *vasa propria* des ausgebildeten monocotyledonen Gefäßbündels lassen häufig (ob immer?) zwei in der Weite sehr verschiedene, nämlich nach der Peripherie des Stammes engere, Zellen unterscheiden (Fig. 166. Bd. II. p. 172., desgl. Taf. V. Fig. 11). Es wäre wohl möglich, daß der Saftstrom in der einen Partie auf- und in der anderen abwärtsstiege (?).

Fig. 290.



Zu §. 21. p. 218. Für die Entwicklungsgeschichte der Gefäße ist der Stamm und die Wurzel der *Carica Papaya* und *C. cauliflora* ganz besonders geeignet. Die sehr weiten, netzförmig verdickten und dabei getüpfelten Gefäße dieser Pflanze verhalten sich nämlich, so lange sie Saft führen, als eine Längsreihe von Zellen. Die Querwand, welche jede Zelle scheidet, ist nicht verholzt, allein von einer starken ringförmigen, verholzten Verdickung umfaßt (Monatsbericht der Berl. Akademie 1856. p. 532. Taf. I. Fig. 7). Die vollständig ausgebildete Gefäßzelle besitzt noch ihren Zellkern, desgleichen trennt sich die Hautschicht jeder einzelnen Zelle durch Salzlösungen von der Zellenwand (Fig. 290).

Fig. 290. Ein noch saftführendes, netzförmig verdicktes, getüpfeltes Gefäß von *Carica Papaya* im Längsschnitt. In den Zellen *a* und *b* dieses Gefäßes hat sich die Hautschicht zusammengezogen, der Zellkern ist sehr deutlich; *c* ist ohne Inhalt gezeichnet, *x* die Scheidewand, welche aus zwei Platten besteht, was oftmals sichtbar wird, *y* die das Gefäß umgrenzenden Zellen. (Vergrößerung 100mal.)

Im jüngsten Zustande des Gefäßes liegt der Zellkern immer an der Scheidewand der Zellen, später aber in der Mitte (ob im Centro oder an der Seitenwand?) der Zelle. In den Gefäßen, welche dem Cambiumringe nahe liegen und noch Säfte führen, findet man alle Stadien der Resorption bis zum vollständigen Verschwinden der Querscheidewand; wenn diese fehlt, ist auch der Saft verschwunden. Wir sehen aus diesem Beispiel, 1. daß die Gefäße sich als selbstständige Zellen verdicken, wofür schon der verdickte Ring, welcher die nachherige Oeffnung der von einem runden Loch in der Scheidewand durchbrochenen Gefäßzellen umgiebt, desgleichen die leiterförmigen Scheidewände anderer Gefäßzellen sprechen; 2. daß sie als Zellenreihen auf diosmotischem Wege der Saftführung dienen und als nachherige Röhren nur Luft führen. — Ich bewahre sehr schöne Präparate der ausgebildeten Gefäße von *Carica* und *Equisetum hiemale* mit vollständig erhaltenen Querwänden. Alle Gefäße lassen sich durch Maceration mit ohlorsaurem Kali und Salpetersäure oder durch Kochen mit Kali in ihre Elementarzellen zerlegen. Die Gefäße der Pflanzen gehören deshalb nicht zu den Verschmelzungen der Zellen (Zellencomplexen) wie es UNGER annimmt (UNGER, Anatomie und Physiologie p. 164); nur bei der Copulation der Spirogyren u. s. w. und bei der Bildung der Milchsaftgefäße sind bis jetzt wirkliche Verschmelzungen mit Sicherheit nachgewiesen (Man vergl. auch CONN in den Verhandl. der bot. Section der Schles. Gesellsch. von 1857. p. 43 über die Holzzellen des Weinstocks).

Zu §. 21. p. 227. Das äußerst feste und schwere, dunkelbraun gefärbte Holz von *Brosimum guianense* hat getüpfelte Gefäße, welche größtentheils durch in denselben entstandene, fast bis zum Verschwinden des Lumens verdickte und verholzte, von zahlreichen Porencanälen, in der geschichteten Wand durchsetzte Zellen ausgefüllt sind. Wenn man diese Gefäße durch Maceration nach SCHULZ isolirt, so liegen die secundären Zellen in der Regel in einer Reihe, wonach man glauben sollte, sie wären als Tochterzellen durch Theilung in den Gefäßzellen entstanden, es kommen aber auch Fälle unregelmäßiger Lagerung vor. KARSTEN hat gleichfalls in den älteren Blattstielen der *Latania burbonica* weite Spiralgefäße mit dünnwandigen Tochterzellen gefunden, welche in einer Reihe liegen, so daß gewissermaßen das Spiralband die Tochterzellen umschnürt. — Im älteren Holze der *Tectona grandis* sind die Gefäßzellen häufig (ob immer?) verkieselt (Nachträge p. 546).

Zu §. 22. p. 228. CASPARY hat die Resorption eines centralen Gefäßes im Stengel der Ancharideen beobachtet, aus welchem später ein centraler Gang entsteht. Nach ihm finden sich die Gefäße nur vorübergehend in den jüngsten Theilen des Stammes dieser Pflanzen und er vermuthet, daß auch bei Najas, Ceratophyllum und anderen angeblich gefäßlosen Gewächsen unter der Terminalknospe Gefäße vorkommen möchten (CASPARY, die Hydrilleen in PRINGSHEM's Journal. Bd. I. p. 440). Ich glaube, daß die Luftgänge im Gefäßbündel des Stammes und der Wurzel von Equisetum (Bd. I. p. 317) ebenfalls durch Resorption eines Gefäßes entstehen, da ich nur in der jungen Wurzel von Equisetum hiemale ein centrales sehr weites Spiralgefäß finde, dessen Anfangs sehr dicke Spiralbänder allmählig dünner werden und zuletzt sammt der hier sehr ausgebildeten Querwand der Gefäßzellen verschwinden (Bd. II. p. 169).

Zu §. 22. p. 235. Auch WIGAND erklärt sich gegen die von AGARDH und CRÜGER behauptete Zusammensetzung der Zellwand aus Fasern. (Ueber die feinste Structur der vegetabilischen Zellmembran. Schriften der Gesellschaft zur Beförderung der Naturwissenschaft zu Marburg. 1856.)

Zu §. 22. p. 241. Das Holzparenchym ist, wie ich mich später überzeugt habe (Bd. II. p. 65), viel allgemeiner verbreitet, als ich anfänglich geglaubt, allein nicht überall in gleichem Maße vertreten. Wo es in sehr geringer Menge erscheint, kann es leicht übersehen werden, wie dies von mir bei Acer, Fraxinus u. s. w. geschehen ist. Durch CORDS ist nun in einer sehr fleißigen Arbeit über die Anatomie der europäischen Holzarten die allgemeine Verbreitung des Holzparenchyms für die Laubbölzer nachgewiesen (CORDS, Europäische Houtsoorten. Haarlem 1857). Dagegen finde ich bei Boehmeria rubra wirklich kein Holzparenchym, auch sind alle Holzzellen, hier ziemlich kurz, mit großen Stärkmehlkörnern erfüllt (der Stamm wurde Mitte April 1856 im Walde von Agua Mercedes auf Tenerife geschnitten). Ferner ist eine Untersuchung von SANIO erschienen (über die im Winter Stärke führenden Zellen des Holzkörpers der dicotyledonen Gewächse. Halle 1858), nach welcher auch die Echten Holzzellen von Berberis vulgaris und Sambucus nigra im Winter Stärke führen, während bei Evonymus latifolius und E. europaeus zweierlei Holzzellen, mit und ohne Spiralverdickung, vorkommen, wovon nur letztere Stärkmehl führen (Berberis soll kein Holzparenchym besitzen).

Bei *Vitis vinifera* und *Punica Granatum* sollen ferner die Zellen des Holzparenchyms als Tochterzellen im Innern bestimmter Holzzellen entstanden sein, deren Wand bereits verdickt war. Ich habe in meinem Baume p. 213 schon auf die zarte Beschaffenheit der Querwände des Holzparenchyms beim Weinstock aufmerksam gemacht und COME hat durch Isoliren der Stärkmehl führenden Zellen gezeigt, daß selbige durch horizontale Querwände in kurze Stücke getheilt sind. (Bericht der botanischen Section des schlesischen Vereins vom Jahre 1857. p. 44.) Häufiger dagegen erfolgt nach meinen Untersuchungen die Bildung der Zellen des Holzparenchyms im Innern einer kaum durch's Cambium entstandenen Holzzeile (Bd. I. p. 202), so daß nach der Maceration mit chloresaurem Kali und Salpetersäure die Zellen desselben auseinander fallen. Einer Bildung von Tochterzellen in langgestreckten Zellen der Rinde, welche als Analogie des Holzparenchyms für die Rinde auftritt, habe ich Bd. II. p. 55 als Bastparenchym gedacht; SANIO hat sie ebenfalls bei *Vitis*, *Platanus* und *Aesculus* gesehen. Bei *Ulmus*, *Spartium* und *Ulex* hat nach letzterem das Holzparenchym kein Spiralband. Nun ist es allerdings richtig, daß ich mich hier geirrt habe, allein nicht, wie SANIO meint, weil meine Längsschnitte zu dick gewesen, sondern weil, namentlich bei *Ulmus* (*U. campestris*), zweierlei Gefäße, weite und enge, vorkommen und ich die engen Gefäße für Holzparenchym angesprochen habe, mit welchem sie die größte Aehnlichkeit besitzen und auch wie dieses in tangentialen Bändern das Holz durchsetzen. Die weiten, einzeln vorkommenden, Gefäße von *Ulmus* haben bis $\frac{50}{1000}$ Millim. Durchmesser, die engen, gesellig auftretenden, sind dagegen nur $\frac{5-11}{400}$ Millim. weit. Aehnlich verhält es sich mit *Spartium* und *Ulex*, denn auch hier erscheinen die engen Gefäße gesellig in tangentialen Bändern. Dieselben sind offenbar Zwischenformen von der Gefäßzeile zum Holzparenchym, sie erinnern, namentlich bei *Ulex* und *Spartium*, an die Gefäße von *Viscum*, welche von dem Holzparenchym nur durch das runde Loch in der Querwand zu unterscheiden sind. Neben denselben finden sich nun bei *Spartium* sehr vereinzelt Zellen von gleicher Größe und Gestalt ohne Spiralband, die vielleicht dem wirklichen Holzparenchym entsprechen, bei dem von mir untersuchten, im Sommer 1858 gesammelten, Holze aber kein Stärkmehl enthielten. COME hat gleich mir die engen Gefäße der Ulme als Holzparenchym angesprochen. Daß endlich *Viscum* kein Holzparenchym mit deutlichem Spiralband

besitzt, ist schon von mir selbst (1856) berichtet worden (Bd. I. p. 241); bei *Loranthus europaeus* finden sich dagegen, außer den hier ungleich weiteren Gefäßen, noch engere, gesellig vorkommende, Zellen mit einem deutlichen Spiralband, für welche es mir noch zweifelhaft ist, ob sie als Holzparenchym oder als engere Gefäße, wie bei *Ulmus*, *Spartium* und *Ulex*, aufzufassen sind. — Die zahlreichen Irrthümer, deren mich Herr SANIO (bei der vergleichenden Untersuchung der Holzarten in meinem Baume p. 200—220) beschuldigt, reduciren sich demnach auf die hier besprochenen Fälle, welche keineswegs zu einer Erhebung gegen mich berechtigen, die überhaupt nicht schicklich, am wenigsten einem jungen Manne zukommt, dessen Gedächtniß für eigene, viel größere, Fehler schwach zu sein scheint, weshalb ich Herrn SANIO an seine Entdeckung des Kalkspaths in den Baumrinden erinnern möchte (Monatsbericht der Berliner Akademie 1857, Januar. p. 53—56), die sich einige Wochen später in das sehr verbreitete Vorkommen klesaurer Kalkkrystalle verwandelt hat (Monatsbericht der Berliner Akademie 1857, April). Es ist nicht schwer, auf dem von einem anderen vorgezeichneten Wege weiter zu schreiten, auch keine Heldenthat, dem Vorgänger kleine Irrthümer nachzuweisen; selbstständige originelle Arbeiten dagegen bekunden erst den rechten Forscher; auf diesem Felde aber hat Herr SANIO bis jetzt sich nicht bewegt. — HARTIG'S Siebröhren gehören zum Basttheil des Gefäßsbündels (Bd. II. p. 53).

Zu §. 23. p. 251. Außer der selbstständigen Verlängerung einer Bastzelle scheint für die sehr langen Bastfasern noch, wie es schon MEYER angenommen, eine Verschmelzung mehrerer, eine Längsreihe bildender, jugendlicher Bastzellen miteinander zu einer Zelle zu erfolgen. Allein diese Verschmelzung tritt so frühe ein, daß es sehr schwer ist, sie mit Sicherheit nachzuweisen. Die verholzten Bastzellen der *Carica Papaya* scheinen sich auf diese Weise aus 3 oder 4 Zellen zu bilden. Die kurzen Bastzellen von *Coffea arabica* verdanken dagegen sicher nur einer Zelle ihr Entstehen. Viel leichter und sicherer ist die Verschmelzung bei den Milchsaft führenden Bastzellen (Milchsaftgefäßen) nachzuweisen. (Monatsbericht der Berliner Akademie 1856. p. 575.)

Zu §. 23. p. 253. Die Baumwollenzelle ist eine zu einem langen Haar verlängerte Zelle der Oberhaut der Samenschale des *Gossypium*. Allein nicht alle Zellen dieser Oberhaut entwickeln sich als

Haare, die Mehrzahl derselben bleibt kurz mit zahlreichen Verdickungsschichten. Unter dieser Oberhaut liegen bei *G. religiosum* zwei Reihen eines tafelförmigen kleinzelligen Parenchyms, dem eine Reihe pallisadenartig gestellter langer schmaler Zellen folgt, wie SCHLEMDEN selbige für die Epidermis des Samens von *Lupinus* (Grundzüge. Aufl. II. Bd. I. Fig. 72. p. 260) abgebildet hat, die ich für die äußere Zellenreihe des inneren Integumentes halte, ihr folgt ein Parenchym aus 4–5 Zellenreihen. Der Baumwollenfaden von *G. religiosum* ist nur schwach gedreht, aber ziemlich stark verdickt und gelblich gefärbt.

Fig. 291.



Zu §. 23. p. 260. Die Milchsaftgefäße von *Carica Papaya* und *C. cauliflora* bilden wirklich ein zusammenhängendes System, das die ganze Pflanze durchzieht. Für die *Cychoraceen* hat UNGER ein ähnliches Milchsaftgefäßnetz schon früher nachgewiesen, dessen Dasein ich für *Sonchus* bestätigen kann (UNGER, Anatomie und Physiologie p. 160). Die Milchsaftgefäße von *Carica Papaya* (Fig. 291) entstehen durch ein Verschmelzen von Zellen zu einem Ganzen; man kann ihre Bildung mit Leichtigkeit an der inneren Seite des Cambiumringes verfolgen. Die Verschmelzung erfolgt schon frühzeitig und zwar sowohl an der Spitze der Zellen als auch seitlich; und nehmen an der Bildung der Milchsaftgefäße sowohl die langgestreckten, dem Gefäßbündel angehörigen Zellen, als auch die Zellen des zwischen zwei Bündeln befindlichen jugendlichen Markstrahls Theil. Außerdem bildet das jugendliche (ob auch das ältere?) Milchsaftgefäß noch seitliche Auswüchse, welche in die Intercellularräume des umgebenden Paren-

Fig. 291. Partie aus dem Milchsaftgefäßsystem der Frucht von *Carica Papaya*, isolirt; *a* die parallel mit den übrigen Zellen des Gefäßbündels verlaufenden Stämme, *d* blinde Endigungen, *b* und *c* sehr zarte Zweige des Systems, welche in den Intercellulargängen des Parenchyms verlaufen. (Vergrößerung 200 mal.)

chymys eindringen und wenn zwei solcher Verlängerungen in einem Intercellulargange auf einander treffen, mit einander verschmelzen. Die Milchsaftgefäße der *Carica Papaya*, welche im Holztheil des Gefäßbündels, dem übrigens die eigentlichen verholzten Holzzellen fehlen, entstanden sind, verbreiten sich, das Gefäßbündel überall begleitend, durch alle Theile der Pflanze (nur in der Samenknospe habe ich sie nicht gefunden), und bilden durch zahlreiche auf doppelte Weise, durch Verschmelzung von Zellen (die dickeren seitlichen Verbindungen) und durch Verschmelzung von aus sich gebildeten Seitenzweigen (die zarteren seitlichen Verbindungen zwischen je zwei benachbarten Gefäßbündeln) entstandene Anastomosen, ein unter sich vielfach zusammenhängendes System. Der Milchsaft der *Carica* enthält keinen Kaoutschouk, er erstarrt an der Luft zu einer opalisirenden Gallerte (Monatsbericht der Berl. Akademie 1856. p. 516). *Trácul*, welcher, während seines Aufenthaltes in den Tropen, gleichfalls die *Carica Papaya* untersuchte, aber, wie es scheint, weder die Entwicklungsgeschichte der eigentlichen Gefäße, noch der Milchsaftgefäße verfolgt hat, glaubt, weil sich die letzteren oftmals dicht an die ersteren legen, überhaupt die Gefäßbündel begleiten, ein doppeltes Gefäßbündelsystem, wie im Thierreiche, entdeckt zu haben. Die eigentlichen Gefäße gehören nach ihm dem arteriellen, die Milchsaftgefäße dagegen dem venösen Systeme an (Annal. des sciences 1857. p. 289). Allein jede genauere Untersuchung zeigt schon für *Carica* das Unhaltbare dieser Theorie; denn 1. haben die Gefäße, solange selbige Säfte führen, Querscheidewände, der Saftaustausch erfolgt deshalb in ihnen durch Diffusion, sie haben überdies ihren Zellkern und ihre Hautschicht und wirken als eine Längsreihe von Zellen. In den Milchsaftgefäßen, die aus mit einander verschmolzenen Zellen bestehen, habe ich dagegen weder Scheidewände noch Zellkerne wahrgenommen, auch ist mir eine directe Berührung der Gefäße und der Milchsaftgefäße zweifelhaft geblieben; dieselbe würde überdies gar nichts für *Trácul's* Theorie beweisen. 2. Führen die älteren Gefäße, und letztere sind die Mehrzahl, sämtlich Luft und keine Flüssigkeit, die Milchsaftgefäße aber sind durch alle Theile der Pflanze mit Saft erfüllt. Der Zellensaft der jugendlichen Gefäße hat endlich gar keine Aehnlichkeit mit dem Milchsaft. — Ferner gebe ich zu bedenken; daß die Milchsaftgefäße der *Euphorbiaceen* (*Euphorbia canariensis*, *balsamifera*, *piscatoria* und *mellifera*) zwar aus langen verzweigten Zellen bestehen, aber 1. kein zusammen-

hängendes System von Milchsaftgefäßen bilden, auch 2. nicht im Holzring, sondern nur in der Rinde und im Marke vorkommen und nur gar selten einen Zweig in die Markstrahlen schicken, also gar nicht mit den Gefäßen in Berührung kommen. Nun hat aber *Euphorbia canariensis* bekanntlich keine ausgebildete Blätter und nur zu einer gewissen Zeit Blüten, also außer dem Stamm und der Wurzel keine Organe, wo die Vereinigung der betreffenden Gefäßsysteme stattfinden könnte. — Ich gestehe gern, daß ich die Bedeutung der Milchsaftgefäße für den Haushalt der Pflanze nicht kenne, allein für ein venöses Circulationssystem kann ich sie nimmermehr halten, auch ist in ihnen eine der thierischen Blutbewegung vergleichbare Circulation, außer von C. H. SCHULTZ, noch von keinem Menschen gesehen worden. — Bei *Euphorbia canariensis* und *balsamifera* entstehen die Milchsaftgefäße gleichfalls durch Verschmelzung langgestreckter Zellen des Gefäßbündels, hier aber an der Außenseite des Cambium. Die Verschmelzung erfolgt in der frühesten Zeit, und erst, wenn sie erfolgt ist, bilden sich die zahlreichen Verdickungsschichten des Milchsaftgefäßes, die wenig verdichtet und sehr elastisch die große Spannung bewirken, durch welche der weiße, dickflüssige Milchsaft bei einer geringen Verwundung der Pflanze in Menge hervorspritzt. Die Milchsaftgefäße dieser und anderer Euphorbiaceen und des *Gomphocarpus fruticosus* liegen im Marke und in der Rinde, aber niemals im Holzring. Der Milchsaft der *Euphorbia* enthält ein Harz, das Euphorbium, aber keinen Kaoutschouk. Die Milchsaftgefäße der *Ficus*-Arten, welche vielfach verzweigt sind, aber kein zusammenhängendes Gefäßsystem bilden, enthalten dagegen viel Kaoutschouk. — Ich muß die Milchsaftgefäße nach wie vor für eine Modification der Bastzellen halten; sie gehören wie diese zum Gefäßbündel. — Die sogenannten Milchsaftgefäße von *Alisma* sind nach UNGER's neuesten Untersuchungen Milchsaftgänge ohne eigene Wandung (s. p. 561).

Zu §. 23. p. 261. In der Rinde der *Cinchona lancifolia* hat KARSTEN Bastzellen mit Spaltensporen, wie bei *Caryota urens* (Bd. I. p. 236), nachgewiesen, deren Auftreten mit dem Korkgewebe im Zusammenhang steht (KARSTEN, die Chinarinden Neu-Granadas 1858).

Zu §. 23. p. 263. Während *Euphorbia canariensis*, *piscatoria* und *mellifera* sowie alle übrigen Euphorbiaceen mehr oder weniger sehr giftige Milchsäfte führen, ist der Milchsaft der *Euphorbia balsamifera*, welcher auf den Canaren häufig neben der *E. piscatoria* oder *canariensis* wächst, durchaus unschädlich; er wird dort zum Verkleben

des Euters der Ziegen gebraucht, wenn selbige mit ihren Jungen auf den Bergen weiden.

Zu §. 24. p. 274. Auch die Oberhaut der Blätter von *Petraea* und *Moquilea* bleibt beim Verbrennen in der Platinschale als zierliches Kieselskelett zurück (Nachträge p. 546). Die Oberhaut von *Euphorbia canariensis* ist mit einer sehr dicken Wachsschicht, welche die Spaltöffnungen freilässt, bedeckt. Wenn man einen frischen grünen Zweig über der Spirituslampe erwärmt, so dass die Wachsschicht schmilzt und die Spaltöffnungen verschließt, so verschwindet schon nach 24 Stunden die grüne Farbe des Zweiges, er stirbt ab und vertrocknet. Auf Tenerife tödtet man die Pflanze durch ein helles Flammenfeuer, das man um dieselbe anschürt; nach 6—8 Wochen ist selbst das größte Exemplar ausgetrocknet und wird darauf als Brennmaterial benutzt.

Zu §. 24. p. 279. Die Schließzellen der Spaltöffnungen erweitern, wie v. MOHL durch directe Versuche bewiesen, durch ihre Turgescenz die zwischen ihnen gelegene Spaltöffnung und verengen dieselbe durch Collabiren. Wasser bewirkt ein Oeffnen, Zuckerwasser dagegen ein Schließen der Spaltöffnung; wenn aber die umgebenden Epidermiszellen das Wasser mit größerer Kraft als die Porenzellen der Spaltöffnung einsaugen, so wird die letztere durch den auf sie einwirkenden Druck geschlossen. v. MOHL glaubt, dass im natürlichen Zustande der Pflanze Epidermis- und Schließzellen sich das Gleichgewicht halten. Licht und Wärme scheinen sowohl an der Luft als auch im Wasser ein Oeffnen der Spaltöffnungen zu bewirken, was v. MOHL durch die chemische Thätigkeit der Schließzellen, deren Inhalt von dem der Oberhautzellen verschieden ist, zu erklären sucht (Botanische Zeitung 1856. p. 697).

Zu §. 26. p. 284. Der Stamm von *Bombax Ceyba* ist mit aus breiter Basis kegelförmig sich verjüngenden, sehr spitzen und holzigen, mehr als zolllangen, Stacheln wie mit einem Panzerhemde bekleidet. Letztere zeigen durchschnitten gebogene Schichten, welche wahrscheinlich ebenso viele Wachstumsperioden bedeuten. Die Stacheln entstehen schon an dem jungen Zweige, sie wachsen an der Basis fort und trennen sich vollkommen glatt von der Rinde. Die Stacheln der *Opuntia Ficus indica*, welche einzeln und kleiner in ganzen Bündeln neben mehrzelligen Haaren in der Achsel der Blätter auftreten, bestehen aus einer Unzahl langgestreckter verholzter Zellen, welche

sich an der Oberfläche, und zwar von der Spitze zur Basis, dachziegelförmig decken und dadurch ebenso viele Widerhaken bilden, die das Angreifen der Frucht, an welcher diese Stacheln vorzugsweise reichlich vertreten sind, so gefährlich machen, da zahllose Stacheln sich in die Haut eindrücken und schwierig aus derselben zu entfernen sind. Die Stacheln der *Opuntia* wachsen von Grunde aus und lösen sich deshalb sehr leicht von der Pflanze.

Zu §. 27. p. 290. Das Auftreten eines carminrothen Farbstoffes auf der Schnittfläche der im Wasser liegenden *Mamillaria* erinnert an die Bildung des Drachenblutes bei *Dracaena Draco* (Bd. II. p. 511) und andererseits an die Bildung des rothen Farbestoffes der Cochenille, indem sich das Insect vom farblosen Saft der Cacteen nährt, welcher vielleicht im Körper desselben eine ähnliche Umwandlung erleidet (?).



Fig. 292.

Zu §. 27. p. 293. Das Periderma der Kiefer besteht aus sternförmigen Zellen, welche mit ihren Vorsprüngen in die Vertiefungen der Nachbarzellen eingreifen (Fig. 292). Aehnlich verhält sich das Periderma der Lerche. Die Zellen enthalten bei beiden häufig schön ausgebildete Krystalle.

Zu §. 28. p. 305. Man sehe für *Rafflesia* die Fig. 160. p. 157 des zweiten Bandes.

Zu §. 29. p. 307. H. v. MOHL macht in der botan. Zeitung No. 27. 1858 einige Einwendungen gegen 3 von mir aufgestellte Sätze:

1. Sollen sich nach ihm innerhalb der Pflanze selbstständig neue Gefäßbündel bilden, wofür die Entstehung der Nebenwurzeln bei den Monocotyledonen als Beispiel aufgeführt wird. Allein der von mir aufgestellte Satz sagt nur im Allgemeinen: »Die Gefäßbündel entspringen im Keime unterhalb der Stammknospe, sie können sich fernerhin nur durch Zweigbildung vermehren« u. s. w. Bei der dicotyledonen Keimpflanze verlängern sich die Gefäßbündel bekanntlich direct nach abwärts in die Wurzel; bei dem monocotyledonen Embryo entstehen dagegen vom Keimlager aus Nebenwurzeln, deren Gefäßbündel bald darauf mit den Gefäßbündeln des Stammes in Verbindung treten. Im Uebrigen ist aber die Bildung der Nebenwurzeln bei den Monocotyledonen von der Bildung der Adventivwurzeln bei

Fig. 292. Zellen aus dem Lederkork der Kiefer. (200mal vergrößert.)

den Dicotyledonen nicht verschieden (Bd. II. p. 141), ihr Entstehen hängt überall (auch bei den Palmen) mit der Gegenwart eines cambialen Gewebes zusammen, aus welchem sich die erste Anlage der neuen Wurzel als kleiner Zellenkegel bildet; die ersten Gefäße entstehen dann, wie bei den Dicotyledonen, in der unmittelbaren Nähe älterer Gefäße¹⁾. Sagt doch auch KARSTEN²⁾: »Alle Wurzelfasern (der Palmen) nehmen von dem Holzcyylinder ihren Anfang.« Bei Pandanus und Dracaena ist es nicht anders, denn auch hier entstehen die Seitenwurzeln am Cambiumring der älteren Wurzel, welche sich bekanntlich, namentlich bei Pandanus, lange verdickt. Die ersten Gefäße dieser Seitenwurzeln aber bilden sich auch hier aus dem cambialen Gewebe in der unmittelbaren Nähe der Gefäße der älteren Wurzel, sie setzen sich dann aber, wie es KARSTEN und namentlich v. MOHL beschreiben, durch Umbildung des parenchymatischen Gewebes der älteren Wurzeln in's Innere derselben fort, indem sie, sich vielfach verzweigend, die Gefäße derselben umstricken und sich, wie es scheint, hier und da an dieselben legen. Die Wurzel von Pandanus hat ganz entschieden eine sich fortentwickelnde Cambiumschicht, welche nach v. MOHL dem Stamm dieser Pflanze fehlen soll, aber als scharfe Grenze zwischen dem Holzring (man gestatte mir diesen Ausdruck) und der Rinde dennoch vorhanden ist und sich namentlich bei schwacher Vergrößerung durch ein aus 3—4 Zellenreihen bestehendes concentrisches Band bemerkbar macht, dessen Zellen freilich der Form und Verdickung nach nicht wesentlich von dem Parenchym der Rinde abweichen, im Fruchtstiel und in der Wurzel aber sich auch gestaltlich schärfer markiren und sich für alle diese Theile physiologisch als Verdickungsring bewähren. Das Dickenwachsthum des Stammes und der Wurzel von Pandanus odoratissimus ist überhaupt von der Verdickungsweise bei Dracaena nicht wesentlich verschieden, denn beide verdicken sich durch fortdauernde Zellenvermehrung in einer unter der Rinde gelegenen concentrischen Gewebeschicht³⁾. Auf dieselbe Weise verdickt sich aber überhaupt der Stamm der Monocotyledonen, und kenne ich, soweit meine Untersuchungen reichen, keine Ausnahme; es fragt sich hier nur: 1. wie lange die Verdickung fort dauert und 2. ob die Rinde

¹⁾ Meine Beiträge zur Anatomie Taf. IX. Fig. 19 oder Flora 1853. Taf. IV. Fig. 19, wo die Bildung einer Nebenwurzel von *Cycas circinalis* dargestellt ist.

²⁾ Die Vegetationsorgane der Palmen p. 157, dazu Taf. V. Fig. 2.

³⁾ Es giebt in Funchal mehr als 30 Fuhs hohe Pandanusbäume von 1½ bis 2 Fuhs Stammdurchmesser.

breit oder sehr schmal ist, wonach sich die Lage des Verdickungsringes richtet. Bei *Musa sapientum* sieht man die Grenze zwischen Holzring und Rinde schon mit bloßen Augen und bei *Ruscus* ist sie noch schärfer ausgeprägt, bei *Canna* dagegen, wo die Rinde nur aus 2—3 Zellenreihen besteht, ist auch die Grenze derselben unter dem Mikroskop kaum wahrzunehmen. — Will man nun die Gefäßbündel, welche in den sich neu bildenden Adventivwurzeln der Pflanzen entstehen, weil ihre ersten Gefäße nicht directe Fortsetzungen der Gefäße des Stammes oder der älteren Wurzeln sind, sondern aus kurzen Zellen gebildet, seitlich solche berühren, wie ich dies schon in der Flora von 1853 beschrieben und abgebildet habe, nicht als Zweige des alten Gefäßbündels gelten lassen, so habe ich nichts dagegen einzuwenden; dagegen wird man die Abhängigkeit ihrer Bildung vom alten Gefäßbündel nicht in Abrede stellen können. Wie die Adventivwurzel verhält sich aber auch die Adventivknospe mit ihren Gefäßbündeln. Bei den Seitenwurzeln der Wurzel von *Equisetum hiemale* zeigt sich der Zusammenhang des Gefäßbündels der ersteren mit dem Gefäßbündel der letzteren erst recht deutlich, indem hier sogar das große centrale Spiralgefäß der Hauptwurzel mit dem entsprechenden Gefäß der Seitenwurzel in Berührung steht. Und nicht minder instructiv ist die Bildung der Seitenwurzeln einer Hauptwurzel von *Canna*, wo das Cambium der neuen Wurzel mit dem Cambium der alten und die Gefäße der neuen Wurzel mit den Gefäßen der alten in unmittelbarem Zusammenhang stehen. — Dagegen macht v. MOHL auf die sehr interessante Bildungsgeschichte von Nebenknospen in den äußeren Partien der Rinde fern vom Cambiumringe des Stammes bei *Begonia phyllomanica* aufmerksam, welche für die Entwicklung der Nebenknospen alle Beachtung verdient, indem mir zum wenigsten nur die Entstehung von Knospen in der unmittelbaren Nähe eines Gefäßbündels bekannt war. Bei *Begonia Möhringii*, und wahrscheinlich noch bei anderen *Begonia*-Arten, kehrt nun dieselbe Erscheinung wieder. Es bildet sich hier unmittelbar unter der Oberhaut des Stammes zuerst eine Anhäufung kleiner cambialer Zellen, welche darauf als kleiner Kegel hervortritt, unter ihrem Vegetationskegel in der Regel zuerst ein kleines häutiges Blatt, gewissermaßen eine Knospenschuppe bildet, und darauf erst die der *Begonia* eigenthümlichen Blätter erzeugt. Die Achse dieser Adventivknospen zeigt alsdann, wie es v. MOHL beschrieben, luftführende Gefäße, welche entschieden neuen,

durchaus selbstständig entstandenen, Gefäßbündeln angehören und wenigstens um diese Zeit noch mit den Gefäßbündeln des Stammes in keinem Zusammenhang stehen, und von denen ich nicht weiß, ob sie jemals mit den letzteren in Verbindung treten. Geschieht dies aber, wie ich vermüthe, niemals und verhalten sich genannte Knospen als Brutknospen, die sich später von der Mutterpflanze trennen, so sind sie zwar als unabhängig vom Gefäßbündel entstandene Knospen sehr interessant, dagegen kann eine selbstständige Bildung neuer Gefäßbündel in ihrem Innern nicht mehr befremden. Die Gefäßbündel erhalten überhaupt nur durch die Weise, wie sie die Säfte führen, für die Pflanze Bedeutung, weshalb die Bildung neuer Knospen auferhalb des Bereiches derselben ungewöhnlich erscheint. Unter der Oberhaut der *Begonia Möhringii* liegt aber ein langgestrecktes dünnwandiges Gewebe, das wahrscheinlich dem Saftstrom in ähnlicher Weise wie ein bestimmter Theil des Gefäßbündels dient und so die selbstständige Bildung jener Knospen veranlaßt. Bei anderen *Begonia*-Arten dagegen, welche Brutknospen auf dem Blatte bilden, treten dieselben, so viel ich beobachtet, nur über dem Gefäßbündel auf. — Auch nach UNGER bilden alle secundären Achsen ihr eigenes Gefäßbündelsystem, welches nach ihm in der Knospe, unabhängig vom Gefäßbündel der primären Achse entsteht und sich erst später mit dem Gefäßbündelsystem der Mutterachse verbindet (UNGER, Anatomie und Physiologie p. 224). — Die Abhängigkeit der Achselknospe vom Gefäßbündelsystem des Stammes ist dagegen durch HARTIG außer Zweifel gestellt (Botan. Zeitung 1854. No. 1.).

2. Ist v. MOHL nicht der Ansicht, daß nur diejenigen Gefäßbündel, welche, wie bei den Dicotyledonen, mit der allgemeinen Cambiumschicht des Stammes zusammenfallen, sich in der Richtung des Radius verdicken können. Bei *Cucumis*, *Cucurbita* und *Basella* fehlt nach ihm der Verdickungsring und die Gefäßbündel wachsen dennoch in dicotyledoner Weise. Ich habe selber angegeben, daß es Fälle giebt, wo weder Gestalt noch Inhalt die Zellen des Cambiumringes von den Zellen des Markes und der Rinde scharf unterscheiden lassen (Bd. I. p. 339), ich weiß aber nicht, ob man deshalb die absolute Abwesenheit eines Verdickungsringes annehmen muß, da sich ein solcher Stamm dennoch im ganzen Umkreis verdickt. Bei krautartigen Pflanzen sind überhaupt die Gewebeschichten oftmals weniger scharf geschieden. Bei *Cucurbita* ist übrigens, zumal in denjenigen Stengeln,

welche noch im Dickenwachsthum begriffen sind, zwischen den Gefäßbündeln, und zwar vom Cambium des einen Gefäßbündels zum Cambium des anderen, ein schmales Band bemerkbar, in welchem, wie beim Verdickungsring von *Dracaena*, tangentiale Scheidewände auftreten. Ich habe in dem Zusammenfallen des Cambiums der dicotyledonen Gefäßbündel mit der allgemeinen Cambiumschicht im Stamm und in der Wurzel die Ursache der ihnen eigenthümlichen Fortbildungsweise zu finden geglaubt (Bd. I. p. 308); kann man eine bessere und einfachere Erklärung dafür geben, so ziehe ich gern die meinige zurück.

Dafs der Knoten der Gräser u. s. w. ein cambiales Gewebe besitzt, in welchem die Gefäßbündel gewissermassen jung bleiben und sich vielfach verzweigen, habe ich bereits (Bd. I. p. 331) angegeben. Nach MOHL sollen nun im Gewebe des Knotens neue Gefäßbündel entstehen, welche sich an die im Cambiummantel der Knospe gebildeten Gefäßbündel anschließen (?).

3. Sollen auch nach v. MOHL im Cambiumringe der Dicotyledonen, unabhängig von den schon vorhandenen, neue Gefäßbündel entstehen können (*Impatiens*), während ich, nicht gestützt auf *Urtica* allein, sondern auf eine große Anzahl dicotyledoner Pflanzen der verschiedensten Familien, nur eine Vermehrung der Gefäßbündel im Cambiumringe durch seitliche Theilung (Spaltung) der vorhandenen Bündel annehmen kann. Das schlagendste Beispiel hierfür liefert *Cissus verrucosa* (Bd. I. Fig. 74. p. 340); aber auch *Tilia* (Fig. 72. p. 338), *Adansonia*, *Bombax*, *Carica*, überhaupt alle Pflanzen, bei welchen man die primären Gefäßbündel von der Markscheide bis zur Grenze der primären Rinde verfolgen kann, zeigen entschieden, dafs hier keine neugebildete Gefäßbündel zwischen geschoben sind, sondern dafs die Vermehrung derselben durch Spaltung nach der Weise der *Cissus verrucosa* stattgefunden hat. Bei den Nadelhölzern und Laubbölzern aber, überhaupt bei allen von mir untersuchten dicotyledonen Gewächsen ohne Ausnahme, zeigt sich auf tangentialen Längsschnitten durch das Cambium immer dieselbe maschenförmige Anordnung, welche wir im Holz und in der secundären Rinde wiederfinden und durch welche die Theilung und Wiedervereinigung der Gefäßbündel zu Stande kommt. Die langgestreckten Cambiumzellen, welche dieses Netzwerk bilden, werden zu Bestandtheilen der Gefäßbündel, die kurzen von ihnen umschlossenen Zellen dagegen entsprechen den Markstrahlen. Bei *Dracaena* ist es nicht anders (Bd. I. Fig. 69.

p. 330). Der Stamm von *Kleinia nereifolia* zeigt nun durch aufeinander folgende tangentielle Längsschnitte, von der Markscheide bis über den Cambiumring hinaus genommen, daß die Anfänge der Gefäßbündel in der Markscheide mehr parallel verlaufen und, lange Maschen bildend, sich seltener aneinander legen, daß aber später durch öfter wiederholte Theilung und Wiedervereinigung die Maschen immer kürzer werden; aber nirgend sieht man auf dem Tangentialschnitt zwischen-geschobene unabhängige Bündel. Dasselbe zeigt auch ein Gefäßbündel-skelett des Zweiges der *Opuntia Ficus indica*, welches überhaupt für die Theilung der Gefäßbündel und die Bildung der Markstrahlen des dicotyledonen Stammes sehr instructiv ist, sich aber ohne Abbildung kaum beschreiben läßt. Den einfachsten Fall der Gefäßbündeltheilung liefert *Arceuthobium* (Bd. I. Fig. 71. p. 336). Sogar bei der Runkel-rübe mit zahlreichen Gefäßbündelkreisen kann man sich von dem Zusammenhang der Gefäßbündel unter einander und von der Vermehrung derselben durch Theilung überzeugen. — Nur eine stätig aufeinander folgende Reihe von Tangentenschnitten kann, verbunden mit zahlreichen Radialschnitten, hier zum Aufschluß führen. Querschnitte allein können dagegen leicht zum Irrthum verleiten (Bd. I. p. 311).

Zu §. 29. p. 312. UNGER giebt sehr instructive Beispiele mit Abbildungen für die verschiedenen Formen der Gefäßbündelssysteme im Stamm der Pflanzen (UNGER, Anatomie u. Physiologie p. 227—236). RADLKOFER hat über den Stamm der Menispermeen geschrieben (Flora 1858).

Zu §. 31. p. 325. Für den Gefäßbündelverlauf der Monocotyledonen liefert *Dracaena Draco* das beste mir bekannte Beispiel. Ein junger Ast des Drachenbaumes von Orotava, den ich mitgebracht, ist ohne Maceration, allein durch langsames Austrocknen im Innern so vollständig und rein ausgefault, daß derselbe der Länge nach durch-schnitten, ein sehr instructives Präparat darstellt. Die Gefäßbündel gehen hier aus dem ziemlich festen Holzring (s. Fig. 69y. Bd. I. p. 330 u. Bd. II. p. 44), aufwärts steigend häufig bis ins Centrum des Stammes, biegen darauf mehr oder weniger plötzlich ab und treten wieder in den Holzring und durch denselben zum Blatte hinüber. Im Centrum des Stammes aber verläuft ein System kleiner zierlicher, zahl-reiche Anastomosen bildender, Bündel, welche mit den bis zum Centrum vordringenden Gefäßbündeln verbunden sind und an ähnliche kleine Bündel im Innern des Palmenstammes und des *Pandanus* erinnern.

Unter dem Vegetationskegel erscheinen die größeren seitlichen Gefäßbündel gabelförmig oder mehrfach getheilt; man kann sie von hier nach abwärts verfolgend, mit Sicherheit als innere Zweige unmittelbar am Cambiumring liegender Gefäßbündel erkennen. Die Gefäßbündel also, welche am Cambiumring liegen, bilden durch weitere Verzweigung nach Außen den festen Holzring, während sie unter dem Vegetationskegel durch Zweigbildung nach Innen die im weiten Mark der *Dracaena* gelegenen Bündel erzeugen, welche erst später unter dem Vegetationskegel in das Blatt hinübertreten. Das centrale Gefäßbündelsystem aber entsteht durch vielfache Zertheilung der innersten sehr starken Gefäßbündel, die ebenfalls an der Peripherie entsprungen sind; die Spitze eines solchen Bündels zerspaltet sich oftmals in mehr als 30 zierliche Theile. *Dracaena* liefert somit das schlagendste Beispiel für die Vermehrung der Gefäßbündel durch Theilung; sie beweist, daß wenigstens bei den Monocotyledonen die jungen Blätter keine neue Gefäßbündel in den Stamm hinabschicken (Bd. II. p. 42), daß vielmehr die schon vorhandenen Gefäßbündel sich unter dem Vegetationskegel der Knospe theilen und ihre Aeste in das junge Blatt hinüber senden. In einer hoffentlich später erscheinenden, ausführlichen Arbeit über den Drachenbaum werde ich diesen Gegenstand näher besprechen.

Zu §. 32. p. 335. Auch nach UNGER erfolgt das Dickenwachsthum der höheren Pflanzen (Dicotyledonen und Monocotyledonen) durch eine Cambiumschicht, welche an der inneren Grenze der Rinde liegt (UNGER, Anatomie und Physiologie p. 437). Auch theilt derselbe meine Ansicht vom Wachsthum der dicotyledonen Gefäßbündel durch das Zusammenfallen ihres Cambium mit der Cambiumschicht zwischen Holz und Rinde (UNGER, Anatomie p. 241). KARSTEN hat zuerst die wahre Verdickungsweise des monocotyledonen Stammes erkannt (Bd. II. p. 33) und die bisherigen Irrthümer berichtigt (KARSTEN, die Vegetationsorgane der Palmen. 1847).

Zu §. 32. p. 337. JOH. HANSTEIN hat durch zahlreiche, genaue Untersuchungen des Gefäßbündelverlaufes dicotyledoner Pflanzen sowohl den Zusammenhang der Blattstellung mit der Anordnung der Gefäßbündel im Stamme, als auch die Weise, wie sich aus den ersten Gefäßbündeln der Holzring bildet, näher bezeichnet (J. HANSTEIN, über den Zusammenhang der Blattstellung mit dem Bau des dicotyledonen Holzringes, in PRINGSHEIM's Journal. Bd. I. p. 233—283). Nach ihm beginnt der Gefäßstrang, welcher in einen gegebenen Blattstiel austritt

(bei *Arabis albid*a), etwa im 6ten bis 9ten Interfolium mit einzelnen feinen Spiralgefäßen und Holzzellen, die an der inneren Fläche des Holzringes stehen und deren Zahl allmählig zunimmt, so daß sie eine immer stärker vorspringende axile Leiste bilden, bis sie endlich als halb cylindrischer Strang in das Blatt abgehen. Auch bei *Dracaena* entspringen nach meinen Untersuchungen die zu den Blättern abgehenden Gefäßbündelzweige an der Innenseite des Holzringes (Nachträge p. 578). Jeder Gefäßstrang von *Arabis* besteht nach HANSTEIN aus zwei Lagen; einer inneren, die ganz aus dem Stengel in das Blatt übergeht, nur Spiralgefäße und feine Holzzellen enthält und die er Erstlingsbündel (Primordialstrang) nennt und einer äußeren, die im Stamme verbleibt, mit getüpfelten Gefäßen und Holzzellen versehen ist, und durch das Cambium nachwachsend, später ein Segment des Holzringes bildet und die er Folgeschichten (Succedanschichten) nennt, wogegen er beide Lagen des Bündels zusammen als Blattspur bezeichnet. Der Holzring verdankt nach ihm sein Entstehen einer ziemlich bestimmten Anzahl einzelner, für eben so viele Blätter bestimmter Erstlingsbündel, die gesondert in gesetzmäßiger Folge aus eben so vielen, durch den gemeinsamen Cambiumring verbundenen Cambialsträngen entstanden sind. Die Erstlingsbündel entwickeln sich gesondert in eigenen Cambiumstreifen; unten dünn, nach oben dicker werdend, verschmelzen sie erst in ihren Folgeschichten, deren Entwicklung von unten nach oben fortschreitet. Da nun diese Gefäßbündel mit dem Cambiumringe aus dem Urparenchym unter dem Vegetationskegel entstehen, der Cambiumring aber sich von unten nach oben durch den Stamm fortsetzt und sich mit ihm in gleicher Weise der Holzring verlängert, so vermute ich, daß die Erstlingsbündel wie bei *Dracaena*, nach Innen abgehende Zweige des Holzringes, aber keine selbstständige Bündel sind (Nachträge p. 578). Auch bei den Nadelhölzern löst sich nach HANSTEIN der Holzring in eine Zahl von Gefäßbündeln auf, die sich als Blattspuren betrachten lassen, was durch die Keimungsgeschichte bestätigt wird, wo immer so viele Gefäßbündel im Stamme entstehen, als Samenlappen vorhanden sind (Bd. I. p. 337). HANSTEIN resumirt folgendermaßen: 1. Der Holzkreis entsteht aus einer Anzahl von Erstlingsbündeln, die sich zugleich mit dem gemeinsamen Cambiumcylinder aus dem Gipfelcambium unter der Knospe bilden. 2. Die Primordialbündel durchziehen selbstständig und gesondert eine gewisse Anzahl von Stengelgliedern, treten an ihrem

unteren Ende entweder isolirt, oder nur durch wenige Gefäße mit ihren Nachbarbündeln in Berührung auf, nehmen von unten nach oben stetig an Dicke zu und treten an ihrer stärksten Stelle ganz in die Blätter aus. 3. Auf die Erstlingsbündel folgen die Folgeschichten, welche sie verstärken und ersetzen und sich allmählig zur gemeinsamen Kreisschicht, dem Holzring, verbinden. 4. Die Erstlingsbündel bilden in Gemeinschaft mit ihren Folgeschichten, ihrer Cambium- und Bastlage geschlossene Einheiten, die als Blattspuren gewissermaßen den Antheil der einzelnen Blätter am gemeinsamen Gefäßbündelkreise ausmachen. 5. Die Anordnung dieser Blattspuren stellt das anatomisch fixirte Bild der Blattstellung dar, welche sich meistens innerhalb gegebener Grenzen bewegt. 6. Der Holzkörper zeigt demnach eine gesetzmäßige Zusammensetzung aus einer zwischen bestimmten Grenzen gegebenen Anzahl von Blattspuren. 7. Nach der Zahl der Blattspuren und der Zahl der von ihnen durchlaufenen Interfolien, sowie aus anderen, den Bau und Verlauf der Blattspuren bestimmenden Verhältnissen, welche bei einer gegebenen Pflanze ziemlich constant sind, richtet sich auch der Bau des Holzringes. — Ferner hat HANSTEIN im Stengelknoten der Rubiaceen, Valerianeen, Dipsaceen und Caprifoliaceen gürtelförmige Gefäßverbindungen nachgewiesen, welche bei der letzten Familie jedoch nicht constant sind. Während das eigentliche Laubblatt seine Gefäße direct vom Holzringe des Stammes empfängt, erhalten die Nebenblätter ihre Gefäßbündel von diesem Gürtel; ein Theil der wirtelständigen Blätter der Rubiaceen hat deshalb nach ihm den Werth von Nebenblättern. Im Stengelknoten der *Cicuta virosa* finde ich gleichfalls einen gürtelförmigen Gefäßbündelverlauf; auch scheint bei den Cycadeen etwas Aehnliches vorzukommen, doch habe ich beide Verhältnisse nicht näher untersucht. Endlich giebt HANSTEIN noch Mittheilungen über den Gefäßbündelverlauf der Cacteen, welche unter sich mancherlei Abweichungen zeigen (Monatsberichte der Berliner Akademie 1858, desgleichen Abhandlungen der Berliner Akademie 1858). Ueber den Zusammenhang der Gefäßbündel mit der Blattstellung vergleiche man Bd. II. p. 123.

Zu §. 32. p. 340. Im Stamm einiger Begoniaceen erscheint nach HILDEBRAND ein doppeltes (ein centrales und ein peripherisches) Gefäßbündelsystem, deren Bündel in den Stengelgliedern gesondert verlaufen, dagegen in den Knoten mit einander zahlreiche Anastomosen bilden. Kein centrales Gefäßbündel geht geraden Weges, ohne Verbindung mit

den seitlichen Bündeln, durch den Knoten. Bei einigen Arten treten Theile beider Systeme zum Blatte hintüber, bei anderen dagegen wird das Blatt nur vom peripherischen System versorgt. Die Zahl der Bündel beider Systeme ist in den Internodien verschieden, die Blattstellung steht nur mit dem peripherischen System im Zusammenhang. Die centralen Gefäßbündel sind ohne Regel im Mark vertheilt, sie wachsen, gleich den bei einigen Arten in der Rinde vorkommenden Bündeln, nicht nach, die peripherischen Bündel dagegen, welche in der Regel einen geschlossenen Holzkörper bilden, verdicken sich in dicotyledoner Weise durch ihr Cambium (F. A. G. HILDEBRAND, de caulibus begoniacearum. Berolini 1858).

Zu §. 32. p. 342. Die Erklärung der Fig. 75 u. 76 bitte ich im zweiten Bande p. 60 nachzulesen.

Zu §. 32. p. 352. Man vergleiche p. 58 des zweiten Bandes.

Zu §. 32. p. 353. Der in Wien mit seltener Vollendung ausgeführte Naturselbstdruck giebt uns ein leichtes Mittel zum vergleichenden Studium der Nervatur der Blätter, wofür ich auf die allerliebste Schrift von POKORNY -Die Nervatur der Pflanzenblätter. Wien 1858- verweise.

Zu §. 33. p. 354. Ueber die Thätigkeitserscheinungen der Pflanze als zusammengesetzter Organismus (Aufnahme der Nahrung, Verarbeitung derselben, Saftströme u. s. w.) giebt UNGER interessante Mittheilungen, für welche ich jedoch auf das Werk selbst verweisen muß (UNGER, Anatomie und Physiologie p. 288—370).

Zu §. 33. p. 371. Man vergleiche p. 165 des zweiten Bandes.

Zu §. 33. p. 375. Nach ausgedehnten Versuchen, welche KARSTEN über das Verhalten der Wurzel der *Iriartea praemorsa* in Wasser, in Kohlensäure, in kohlensaurem Ammoniak und humussaurem Ammoniak angestellt, zeigte sich, daß die Einwirkung der Kohlensäure die Ausdehnung der Zellmembran befördert, die stickstoffhaltigen Verbindungen aber der Zellvermehrung günstig sind. Stärke schießen nur bei Gegenwart der letzteren gebildet zu werden. Das Ammoniak wurde von dem Wurzelgewebe aufgenommen (KARSTEN, die Vegetationsorgane der Palmen. p. 66—73).

Zu §. 33. p. 375. Nach BOUSSINGAULT's neuesten Untersuchungen üben der phosphorsaure Kalk und die Salze der Alkalien und Erden, durch die Verbindung mit Stoffen, welche den Stickstoff assimilirbar machen, einen großen Einfluß auf die Vegetation. Die assimilirbaren

stickstoffhaltigen Verbindungen der Luft aber bewirken, obschon ihre Menge zu klein ist um bestimmt zu werden, eine reichliche und schnelle Pflanzenproduction; der Salpeter endlich, welcher den phosphorsauren Kalk und das kiesel-saure Kali begleitet, wirkt wie ein stickstoffhaltiger Dünger. — In einer anderen Abhandlung zeigt derselbe Beobachter, daß der Salpeter im Allgemeinen, da er in größerer Menge als das Ammoniak im Boden vorkommt, für die Ernährung der Pflanzen wichtiger ist, daß aber die geologische Beschaffenheit des Bodens auf die Salpeterbildung Einfluß übt, so daß in den Seen mit syenitischem Grunde nur Spuren, im Wasser des rothen Sandsteins oder des Quarzsandsteins der Vogesen nur 0,5 gr. Salpeter im Kubikmètre enthalten ist, wogegen das Wasser auf Kalkboden, derselbe mag nun zur Trias-, zur Jura- oder zur Kreideformation gehören, 6—62 gr. im Kubikmètre besitzt. Während das Quell- und Flufswasser in der Regel mehr Salpeter als Ammoniak enthält, findet beim Regen, Schnee und Thau das umgekehrte Verhältniß statt.

Zu §. 33. p. 378. HORNMEISTER hat ausgedehnte Versuche über das Steigen des Saftes in den Pflanzen angestellt, welche wichtige Resultate ergeben (Bericht der Sächs. Gesellschaft der Wissenschaften vom 8. August 1857). Die Gefäße und Holzzellen der Nadelhölzer enthalten nach ihm während des Winters Luft in Form von Blasen innerhalb einer Flüssigkeit (Längsschnitte unter Oel betrachtet). Der Saft steigt in den tiefer angebrachten Röhren höher als in den höher angebrachten (Anfang Juni); ob die Rebe liegt oder aufrecht steht, ändert nicht viel. «Die treibende Kraft des Saftes liegt in den Wurzeln.» Wenn man eine Wurzel nahe dem Stamm durchschneidet und beide Schnittflächen mit einem Steigrohr versieht, so steigt der Saft in dem auf der Wurzel befestigten Rohre viel höher. Die Wurzelspitze und die ganz jungen Wurzeln bewirken dagegen nur ein geringes Aufsteigen. Durchschnittene Wurzeln bluten den ganzen Sommer hindurch, während das Bluten im Stamme bald aufhört. Die Kraft des Steigens nimmt in den Wurzeln erst im Spätherbst ab, das Steigen erfolgt immer langsamer und daher das Ausfließen des Saftes spärlicher. Die Temperatur und die Bodenfeuchtigkeit wirken sehr auf die Erscheinung des Saftsteigens, Wärme und Feuchtigkeit begünstigen dasselbe. Tägliche Schwankungen, schon von HALES beobachtet, ergeben für die überirdischen, nicht isolirten Theile der Rebe einige Stunden nach Sonnenaufgang das Maximum und bei Sonnenuntergang

in der Regel das Minimum; tiefliegende Wurzeln lassen solche Schwankungen nicht erkennen. Mit derselben Schnittfläche lassen sich keine fortlaufenden Versuche anstellen, weil schon nach 3—4 Tagen die täglichen Schwankungen viel geringer angegeben werden; tief stehende schwache Seitenäste sterben bei diesen Versuchen schon nach wenig Tagen. »Es läßt sich keine andere wahrscheinliche Ursache der treibenden Kraft auffinden, als das endosmotische Verhalten der in bestimmten Zellengruppen der Wurzel eingeschlossenen löslichen Stoffe zum Wasser des Erdbodens.« Zucker findet sich beim Beginn des Blutens nur in den Markstrahlzellen, Dextrin und verwandte Stoffe sind vorwiegend. Versuche mit Gummilösung zeigten nun, daß nur Wasser aufgenommen, aber kein Gummi abgegeben wird; der Strom geht einseitig vom Wasser zum Gummi. Gummilösung, durch Reispapier oder Tannenholz filtrirt, verliert bedeutend am specifischen Gewicht. Der Gehalt der Rebe an löslichen und aufquellenden Stoffen ist nun zur Winterzeit sehr beträchtlich, vermindert sich aber nach dem Eintritt der Vegetation ganz allmählig. Aus dem geraspelten und bis zum Aufhören der Gewichtsabnahme getrockneten Holze der Wurzel ließen sich mit kaltem Wasser Anfang Februar 8%, Mitte März 5,69% bis 5,88%, Mitte Juni aber nur 3,79% fester Substanz auslaugen. Der goldgelbe getrocknete Rückstand dieser Lösung schmeckte im Frühling süßlich, im Juni aber nicht mehr; er war nur zum kleinen Theil in Wasser löslich, quoll dagegen auf und zeigte nur Spuren von Stickstoff; das Holz der überirdischen Theile blieb etwas hinter dem Wurzelholz zurück. — HOFMEISTER bildete Beutel von Reispapier, die mit Gummilösung gefüllt wurden, desgleichen mit Pflanzenmembran verschlossene Röhren; der Erfolg war natürlich geringer als bei der lebenden Pflanze, auch hielten sich die Membranen nur einige Tage, im Manometer stieg das Quecksilber deshalb nicht über 92 Millimètres. Aufquellende Stoffe, Pectin und Traganthgummi wirkten nur langsam, ein geringer Zusatz von Gummi beschleunigte dagegen ihre Wirkung und kam der reinen Gummilösung gleich; die secernirte Flüssigkeit war auch hier sehr gering, beim Eintrocknen hinterblieb nur 0,1—0,2% des Gewichtes. HOFMEISTER'S Versuche beweisen somit, daß die Wurzel im hohen Grade das Vermögen, Wasser aufzusaugen, besitzt, daß sie dagegen an den Boden kaum lösliche Stoffe abgibt. Die reichliche Wasseraufnahme vermittelt der Wurzel, durch einen reichen Gehalt an löslichen und aufquellenden Stoffen in den Geweben

derselben bedingt, ist die Ursache des stärkeren Saftstromes im Frühling; mit der Abnahme dieser Stoffe wird auch der Saftstrom schwächer.

HARTIG und v. MOHL glauben, daß die Siebröhren dem absteigenden Saftstromen dienen (Bd. II. p. 53). Bei den Monocotyledonen vermuthet v. MOHL im geschlossenen Gefäßbündel selbst sowohl einen aufsteigenden, als auch einen absteigenden Strom. Nun lassen sich allerdings im Cambium der Monocotyledonen (ob überall?) Zellen von ungleicher Weite und vielleicht auch von verschiedenem Bau unterscheiden; die weiteren liegen nach der Seite des Centrums, die engeren nach der Seite der Rinde des Stammes (Bd. II. Fig. 166. p. 172 und Bd. I. Taf. V. Fig. 11).

Zu §. 33. p. 378. HARTIG giebt (Bot. Ztg. 1858. No. 44. 45) eine an interessanten Beobachtungen reiche Abhandlung über die Bewegung des Saftes in den Holzpflanzen. Nach ihm wird der rohe Nahrungssaft von den Wurzeln aufgesogen, er steigt ausschließlich in den ächten Holzpfeilern (Gefäßen) bis zu den Blättern empor und wird hier zu primärem Bildungssaft umgewandelt, der durch das Siebfasergewebe der Rinde in die tieferen Baumtheile gelangt, wo sich aus ihm in bestimmten Zellenarten (in den Mark- und Rindezellen, Markstrahlen, Holzparenchym und bei einigen Bäumen auch in den Holzzellen) die in ihnen überwinterten Reservestoffe bilden, um mit dem aufsteigenden Rohsaft des kommenden Jahres, als secundärer Bildungssaft gemengt, der Zunahme der Holzpflanzen an Trieben, Blättern, Holz und Rinde zu dienen. Die Pflanze schafft nach ihm alljährlich Reservestoffe in bestimmter Menge, auf deren Verwendung ihre Vergrößerung im kommenden Jahre beruht. HARTIG glaubt, daß der secundäre Bildungssaft durch die Holzpfeiler bis in die Gipftheile des Baumes geleitet werde, um in die Bastschichten überzugehen und von diesen aus die Cambialschichten speisen zu können; er steigt nach ihm in dem Siebröhrensystem der Rinde abwärts, kann aber in den übrigen Theilen der letzteren, sowie im Marke, nicht abwärts geleitet werden¹⁾. Die bei der Bildung fester Reservestoffe ausgeschiedene Flüssigkeit wird wahrscheinlich mit dem Rohsaft in den

¹⁾ Die Gefäße spielen sicherlich, und zwar, wie ich ebenfalls vermuthete, für den aufsteigenden Saftstrom, eine sehr wesentliche Rolle, allein sie dienen demselben nur in der ersten Zeit ihres Lebens, nämlich so lange sie Säfte enthalten und als Zellenreihen diosmotisch wirken (Nachträge p. 563).

Holzfasern (Holzzellen) aufwärts geführt und durch die Blätter verdunstet. Die Lösung der Reservestoffe beginnt nach HARTIG nach der Baumart zu verschiedener Zeit, bei der Eiche früher (Mitte März) als bei den Nadelhölzern (Anfang April), sie beginnt in den jüngsten Trieben und schreitet langsam nach abwärts fort. Die Periode der Lösung dauert im Allgemeinen 2 Monate, in der Wurzel jedoch kürzere Zeit als im Stamm. Die Wiederansammlung neuer Reservestoffe beginnt in den Wurzeln, aber wieder nach der Baumart, zu verschiedener Zeit, beim Ahorn schon im Mai, bei der Kiefer erst im September, und setzt sich langsam nach oben hin fort. Die Mehlbildung dauert wieder durchschnittlich 2 Monate, bei der Lerche und dem Ahorn 3 Monate, überhaupt in den unterirdischen Theilen länger als in den überirdischen. Die Holzbildung beginnt Anfang Mai in den oberen Extremitäten der Bäume und setzt sich langsam nach unten fort, so daß sie in den dünnen Seitenwurzeln erst viel später (bei der Eiche Anfang August) beginnt; sie dauert in den höheren Baumtheilen länger als in den tieferen, in den Gipfeltrieben bis 5 Monate, in den Seitenwurzeln nur 2 Monate. — Das Bluten gewisser Holzpflanzen im Frühjahr ist nach HARTIG eine durch gewaltsame Verletzung hervorgerufene Erscheinung; er erklärt die Spannung des Saftes, mit mir im Einklang, aus einem durch Mangel der Blätter unterdrückten Saftaustausch. In den Monaten Januar und Februar findet er den Feuchtigkeitsgehalt am größten; die nie blutenden Nadelhölzer haben einen größeren Wassergehalt als die blutenden Laubhölzer. Nach ihm bluten nur *Fagus*, *Carpinus*, *Betula*, *Juglans*, *Acer*, *Cornus* und *Vitis*. Der Ahorn blutet den ganzen Winter, wenn die Tagestemperatur + 4° R. übersteigt; die Hainbuche und Birke dagegen bluten (im April) nur zur Tageszeit. Die Monate März und April sind die Zeit der scheinbar größten Saftfülle (des Blutes), Mai und Juni die Monate der Zweig- und Blattbildung, Juli und August die Monate der Holzbildung in den tieferen Holztheilen¹⁾ und September und October die Zeiten der Reservestoffbildung in den höheren Baumtheilen. Im November geht die Pflanze zur Winterruhe über. Im Juni und Juli sind nach HARTIG die Reservestoffe vollständig gelöst, das durchschnittliche Mindergewicht des festen Rückstandes ist für diese Monate im Stamm:

¹⁾ Die Holzbildung beginnt nach meinen Untersuchungen mit dem Wiedererwachen des Wachstums überhaupt; die Bildung des Herbstholzes aber erfolgt erst nach der vollständigen Ausbildung der neuen Zweige und Blätter.

harte Laubbölzer 7 $\frac{1}{2}$

weiche Laubbölzer 8 $\frac{1}{2}$

Nadelbölzer 3 $\frac{1}{2}$

Die harten Laubbölzer enthalten das meiste Stärkmehl, die Wurzeln aber besitzen das Vierfache des im Stamm gefundenen Stärkmehlgehaltes.

Die Entstung des Baumes wirkt nach HARTIG erst im folgenden Jahre auf die Verminderung des Holzringes, weil sich der Holzzuwachs des ersten Jahres aus den Reservestoffen des vorhergehenden erklärt, durch den Mangel der Blätter aber die Aufspeicherung neuer Reservestoffe für das kommende Jahr unterbleibt. Bei geringelten Bäumen hört die Stärkmehlbildung unter der Ringelung auf und HARTIG schlieft hieraus, dafs der primäre Bildungssaft, aus welchem sich die Reservestoffe erzeugen, nur in der Bast-schicht aus höheren Baumtheilen abwärts steige. Durch das Ringeln wird ebenfalls die Holzbildung unterhalb der Ringwunde aufgehoben. In allen vor dem Beginn der Holzbildung geringelten Stämmen erscheint nur der schwache Anfang eines neuen Holzringes; wenn aber aus Nebenknospen Zweige entstehen, so findet von ihrer Basis nach abwärts fortdauernd Holzbildung unter der Ringwunde statt. — Die Ueberwallung der Tannen- und Lercheastcke soll nach HARTIG auf einem fortdauernden allmäligen Verbrauch der Reservestoffe beruhen, welche beim Abbleb des Baumes in der Wurzel niedergelegt waren, worin ich im Allgemeinen mit ihm übereinstimme, jedoch an eine Zufuhr von Nahrungsstoffen durch die Wurzel glaube, indem unmöglich die Reservestoffe 50 und mehrere Jahre lang vorhalten können, auch spricht die veränderte Textur (Maserbildung) des Holzes solcher Stcke, desgleichen alter Stämme mit sehr beschränkter Blattbildung, für mit dem Blttermangel zusammenhängende Veränderungen in der Holzbildung; endlich habe ich auch überwallte Fichtenstämme gesehen (Bd. II. p. 69 u. 79).

Zu p. 34. p. 389. Die nur auf Galmeiboden vorkommende *Viola lutea* enthält nach BRAUN und MONHEIM Zink in ihrer Asche.

Zu §. 34. p. 390. Nach HEINRICH HANSTEIN wird der Stickstoff den Pflanzen nicht, wie MULDER angiebt, durch die Humussäure zugeführt, da viele Gewächse auch im humusfreien Boden gedeihen (Flora 1858. No. 2).

Zu §. 34. p. 395. Das Holzparenchym und die Markstrahlenzellen des Holzes enthalten dagegen sehr häufig und namentlich zur Winterzeit fast immer Stärkmehl. Im Holzparenchym, noch mehr aber

in den Markstrahlzellen werden auch häufig Krystalle gefunden. Beide Zellenarten sind in physiologischer Beziehung dem Parenchym sehr ähnlich (Nachträge p. 565).

Zu §. 35. p. 414. Der Pollenschlauch dringt, wie es scheint, nur bei sehr wenig Pflanzen in den Embryosack (bei *Canna*, *Viscum* und nach *HORMEISTER* auch bei *Najas*, *Passiflora* und einigen *Geraniaceen*. (Bd. II. p. 390).

Zu §. 36. p. 417. Die sogenannte Cuticula, die Außenhaut, der Pollenkörner gehört, nach meinen neuesten Untersuchungen, nicht zu den Secreten, sie entspricht vielmehr den Verdickungsschichten der Pflanzenzelle (Bd. II. p. 358). Der Sack, welcher die Pollenkörner der *Asclepiadeen* umschließt, ist dagegen eine durch Secretion gebildete Membran.

Zu §. 37. p. 420. Ich bitte um einen Vergleich mit §. 90 des zweiten Bandes.

Zu §. 38. p. 428. Nach *H. v. MOHL* sind auch die jüngsten Pflanzenzellen, das Cambium u. s. w. doppeltbrechend, desgleichen wirkt der polarisirte Lichtstrahl nach ihm, auch wenn er die Pflanzenmembran in einer auf ihre Fläche senkrechten Richtung durchdringt. Beide Angaben sind richtig; ich habe mich hier geirrt, indem ich mit so zarten Schnitten operirte, daß die nur sehr schwach doppeltbrechende Membran auf dem dunklen Felde des Polarisations-Mikroskopes kaum einen Lichtschimmer zeigte. Dagegen ist ein dritter Einwand *v. MOHL's*, daß die chemische Eigenschaft einer Pflanzensubstanz hinsichtlich ihrer Wirkung auf das polarisirte Licht wesentlich in Betracht komme, zum wenigsten durch die angeführten Erscheinungen nicht hinreichend bewiesen, und ist es viel wahrscheinlicher, daß die Molecular-Anordnung selbige bewirkt. — Die doppeltbrechende Kraft der Pflanzenmembran ist, wie ich mich später überzeugt habe, dem Grade nach sehr verschieden; die jugendlichen Membranen und solche, welche keine Schichtung zeigen, sind im Allgemeinen in sehr geringem Grade doppeltbrechend und können deshalb bei sehr zarten Schnitten leicht für einfach brechend gehalten werden. Hierher gehören die von mir §. 38 als einfach brechend angegebenen Thier- und Pflanzenmembranen, ferner zarte Durchschnitte durch Pollenkörner, welche auf dem schwarzen Felde vollständig verschwinden (*Mirabilis*, *Malope* u. s. w.), was um so bemerkenswerther ist, als die Membran derselben ziemlich fest zu sein scheint. Aber auch die älteren Gewebe mit deutlicher Schich-

tung zeigen, und zwar zunächst nach dem Grade ihrer Dichtigkeit, nicht unbedeutende Abstufungen; je dichter und fester die Zellwand, um so stärker ist auch im Allgemeinen die doppelt brechende Kraft derselben. Die Baumwolle und das Stärkmehlkorn verlieren beim Aufquellen unter Kupferoxyd-Ammoniak allmählig ihre doppelt brechende Kraft; das schon stabförmige Stärkmehlkorn der ganz jungen Keimpflanze von *Euphorbia canariensis* und das in der Runkelrübe entstandene Stärkmehl (Nachträge p. 555) verschwinden auf dem schwarzen Felde des Polarisations-Mikroskopes, obschon sie sich chemisch wie Stärke verhalten. Das geschmolzene Wachs ist einfach brechend, wird aber beim Erstarren, unter Anschluß nadelförmiger Figuren, doppelt brechend. Dünne Kaoutschouklamellen zeigen in der Richtung der durch das Messer bewirkten Ungleichheiten die lebhaftesten Depolarisationsfarben, welche nach gelinder Erwärmung durch Ausgleichung der Spannungsunterschiede verschwinden, während die Masse noch doppelt brechend bleibt, aber schon vor Eintritt des Schmelzpunktes einfach brechend wird. Auch das Stearin ist im geschmolzenen Zustand einfach brechend, krystallirt aber mit den wunderschönsten Depolarisationsfarben (Bd. I. p. 433). Die Schichtung der Membran, oder das Abwechseln dichter und minder dichter Parteen in derselben, ist, wie die Kaoutschouklamelle zeigt, von wesentlichem Einfluß auf die Polarisationserscheinungen. Die Bastzellen mit spiralförmiger, oft in den verschiedenen Schichten wechselnder, Verdickung zeigen bekanntlich Depolarisationsfarben. — Sehr dünne Lamellen einer Pflanzenmembran verschwinden, wenn der polarisirte Lichtstrahl senkrecht auf ihre Fläche fällt, auf dem dunklen Felde mehr oder weniger; deshalb erscheint die Wand der Pinuszelle, auf welche man von oben blickt (Taf. IV. Fig. 27), fast so dunkel als das Gesichtsfeld, während die Seitenwände und die Tüpfel mit hellem Licht vortreten und letztere das schwarze Kreuz aufweisen. Der Grad der Dichtigkeit und die Masse einer vom polarisirten Licht durchlaufenen Pflanzenmembran vermehren dagegen die Lichterscheinung auf dem dunklen Felde und ändern die Farbe bei eingeschalteter Gypsplatte. So treten die Spiralbänder der meisten isolirten Gefäßzellen sehr lebhaft hervor, während die zarte primäre Membran dieser Zellen beinahe verschwindet; bei den Holzzellen dagegen ist die primäre Membran in der Regel stärker als die Verdickungsschichten verdichtet und deshalb auch stärker doppelt brechend. — Nach der Stellung der Farben, welche der Querschnitt einer cylindrischen Zelle auf dem farbigen Felde, bei Ein-

schaltung der Gypsplatte, zeigt, indem hier zwei sich unter einem rechten Winkel kreuzende Achsen von verschiedener Farbe auftreten, unterscheidet nun v. MOHL optisch negative und optisch positive Pflanzenstoffe. Die im Innern der Gewächse vorkommenden Zellen sind nach ihm negativ, die cuticularisirten Theile des Oberhautgewebes, die Stärkmehlkörner und die Schiefsbaumwolle sind dagegen optisch positiv. Allein das sehr dickwandige cuticularisirte Periderma von *Opuntia Ficus indica* verhält sich auf sehr zarten Längs- und Flächenschnitten in der Farbenstellung wie das Collenchym, es ist optisch negativ. Die Schiefsbaumwolle aber ändert, nach der Art der Bereitung und namentlich nach der Dauer der Einwirkung des Säuregemisches bei ihrer Darstellung, ihre optischen Eigenschaften, indem sie zuerst gleich der erwärmten Kaoutschouklamelle die Depolarisationsfarben der Baumwolle verliert¹⁾, später aber immer schwächer doppelt brechend wird und zuletzt fast auf dem schwarzen Felde des Polarisations-Mikroskopes verschwindet²⁾. Das Stärkmehlkorn der Kartoffel bleibt dagegen selbst auf den zartesten Durchschnitten optisch positiv. Für die Holzzellen scheint endlich die Dicke des Schnittes und der Grad der doppelt brechenden Kraft ihrer Substanz sehr in Betracht zu kommen. Bei der Oberhaut der *Gasteria obliqua* verhalten sich nach v. MOHL die cuticularisirten Theile optisch positiv, während die inneren, aus Zellstoff bestehenden, Schichten derselben Zelle optisch negativ erscheinen, wogegen nach der Entfernung des Korkstoffes durch Aetzkali auch diese äußeren Schichten ein negatives Verhalten zeigen. Aus diesen Thatsachen, welche ich bestätigen kann, folgert nun v. MOHL den Einfluß der chemischen Beschaffenheit der ausgezogenen Substanz auf das optische Verhalten; allein bei der Behandlung einer cuticularisirten Membran mit Aetzkali wird 1. ein in der Membran vorhandener Stoff entfernt und 2. die Zellstoffwand selbst aufgelockert, damit aber die Dichtigkeit und die Molecularanordnung in derselben wesentlich verändert. Ich möchte deshalb, gestützt auf die Veränderungen des optischen Verhaltens der Körper beim Wechsel des Aggregatzustandes, obige Erscheinungen nicht von der chemischen Zusammensetzung, sondern von der Anordnung der Molecüle ableiten, zumal

¹⁾ Bei einer Einwirkung von $2\frac{1}{2}$ Minuten in einer Mischung von Salpeter mit Schwefelsäure.

²⁾ Nach einem Verweilen von 10 Minuten in einer Mischung von rauchender Salpetersäure und Schwefelsäure.

da auch die verschiedenen, die Polarisationsebene nach rechts lenkenden, Zuckerarten keine absolut gleiche Zusammensetzung haben (Rohrzucker $C^{12} H^{10} O^{10} + 2 \text{ Aq.}$, Traubenzucker $C^{12} H^{12} O^{12} + 2 \text{ Aq.}$, Milchsucker $C^{12} H^{10} O^{10} + 2 \text{ Aq.}$) und sich der Fruchtzucker ($C^{12} H^{12} O^{12}$), welcher links lenkt, vom Traubenzucker nur durch 2 ihm fehlende Aequivalente Wasser unterscheidet. — Sehr zarte Längsschliffe der Stämme von *Corallina officinalis* sind in den Gelenken schwach, im verkalkten Theile aber sehr stark doppelt brechend. Nach Entfernung des kohlen-sauren Kalkes durch Salzsäure ändert sich die Sache, indem jetzt die Gelenke noch stärker doppelt brechend als die nunmehr entkalkten Zellen sind. Die Traubenkörper des Blattes von *Ficus elastica* (Bd. I. p. 100) geben nur eine verhältnißmäßig schwache Lichterscheinung. — Alle Zellen mit Kieseleinlagerung sind stark doppelt brechend, das Kiesel-skelett dagegen zeigt kaum einen Lichtschimmer. — Nach v. Moxz ist das Polarisations-Mikroskop besonders geeignet, um Krystalle in den Pflanzen aufzufinden; ich glaube dagegen, daß es auch zur Bestimmung der Dichtigkeitsverhältnisse von einigem Nutzen ist, indem es uns lehrt, daß junge und nicht geschichtete Membranen im Allgemeinen in sehr geringem Grade doppelt brechend sind, daß aber mit der Zunahme der Dichtigkeit auch die doppelt brechende Kraft gewinnt.

Zu §. 60. p. 214. Conn's Untersuchungen über die Befruchtung von *Sphaeroplea annulina* sind jetzt mit Abbildungen in den *Annales des sciences* (Tom. V. 1856) erschienen, welcher Band auch dessen neueste Beobachtungen über die Befruchtung von *Volvox globator* enthält. Die *Sphaeroplea*, welche bisweilen an überschwemmt gewesenen Orten massenhaft auftritt, hat nach Conn kugelige Ueberwinterungssporen von $\frac{1}{11}$ — $\frac{1}{16}$ Linien im Durchmesser, die, mit einer doppelten Membran bekleidet, Stärkmehl und ein rothes feinvertheiltes Oel enthalten. Im Frühjahr (März) beginnt die Keimung derselben, und zwar theilt sich der Inhalt jeder Spore zuerst in 2, 4 und darauf in 8 Theile, welche die doppelte Hülle durchbrechen und als länglich runde Schwärmsporen, mit einem Schnabel und zwei Wimpern, frei werden. Während eines mehrstündigen Umherschwärmens erhalten dieselben erst eine Cellulose-Membran, bei der Keimung verlängern sich darauf die beiden Enden haarförmig, das rothe Oel verschwindet, sich in Chlorophyll umwandelnd, und die junge Pflanze gleicht nunmehr dem *Closterinum rostratum*; sie wächst darauf in ihrer Mitte durch Zellentheilung, und wird zu einer Fadentalge. In den Zellen

der ausgebildeten Pflanze entstehen dann später, nach mancherlei Umwandlungen des Inhaltes, kugelige Sporen (Primordialsproren nach COHN, Befruchtungskugeln nach PRINGSHEIM), mit Chlorophyll und Stärkemehlkörnern erfüllt und von einer Schleimhülle umkleidet, welche aus Mangel einer festen Membran durch Druck zusammenfließen. Die Membran der Zellen, in denen sich diese Primordialsproren bilden, hat sich derweilen aus Zellstoff in Amyloid verwandelt (Jodlösung bewirkt schon für sich eine carminrothe Färbung), außerdem sind an bestimmten Orten kleine Oeffnungen entstanden (2 — 6 für jede Zelle). In anderen Zellen der Sphaeroplea haben sich während dieser Vorgänge aus dem grünen ursprünglich bandförmig angeordneten Plasma eine Unzahl stabförmiger Körperchen gebildet, welche nach einander beweglich werden und in der Zelle um große farblose Vacuolen schwärmen. Die Mutterzelle dieser Spermatozoiden erhält darauf ähnliche Oeffnungen wie die Mutterzelle der Primordialsproren; die schmalen keilförmigen Spermatozoiden, etwa $\frac{1}{20}$ Linien lang, entschlüpfen und zeigen sich frei im Wasser bewegend, am vorderen spitzen Ende 2 lange schwingende Wimpern, sie gleichen den Microgonidien der Algen, drehen sich aber transversal um ihre Achse und schwenken die schnabelförmige Spitze hin und her, auch führen sie in der Regel stoß- oder sprungförmige Bewegungen aus. Die im Wasser schwärmenden Spermatozoiden sammeln sich darauf um die weiblichen Zellen und schlüpfen, wenn sie an die eine oder andere Oeffnung gelangen, in dieselbe hinein. Nach kurzer Zeit sieht man mehr als 20 Spermatozoiden im Innern der weiblichen Zellen, wo sie sich längere Zeit (bis 2 Stunden) um die Primordialsproren in eigenthümlicher Weise, als wenn sie angezogen und wieder abgestoßen würden, bewegen und sich endlich mit ihrem Schnabel an die Oberfläche derselben festsetzen, noch eine Zeit lang hin und her schwenken und endlich, indem sie sich mit ihrer ganzen Länge an die Primordialsproren legen, ruhig werden. Ihr Körper verliert seine Gestalt, nur ein Schleimtröpfchen bleibt zurück, während der übrige Theil endosmotisch aufgenommen wird. Ein vollständiges Eindringen der Spermatozoiden scheint dagegen nach COHN hier nicht stattzufinden, doch ist die grün gefärbte Spore, für diese Beobachtung ungünstig. Unmittelbar nach der Befruchtung zeigt sich darauf die Bildung einer festen Membran um die Primordialsproren und es entstehen nach einander 3 Hülle, deren äußere sich lostrennt, worauf der bis dahin grüne Inhalt eine rothe Farbe gewinnt. Die Zahl

und Größe der Sporen einer Mutterzelle sind verschieden. Nach COME gehört die Sphaeroptea zu den einzelligen Algen im Sinne NÄGELI'S, da alle Zellen derselben an der Fortpflanzung theilnehmen. — Bei *Volvox globator* hat COME außer einer ungeschlechtlichen Vermehrung noch eine geschlechtliche Fortpflanzung nachgewiesen. *Volvox* besteht bekanntlich aus einzelnen freien Zellen, welche in einer weiten kugeligen Blase in bestimmter Anordnung liegen. In der Regel finden sich nun männliche und weibliche Zellen in derselben Umhüllung neben einer noch größeren Menge geschlechtsloser Zellen. Die geschlechtliche Colonie unterscheidet sich durch ihre Größe und die vermehrte Zahl der zu ihr gehörigen einzelligen Pflanzen. Die weiblichen Zellen vergrößern sich überwiegend, wobei ihr grüner Inhalt dunkler wird, sie selbst aber eine flaschenförmige Gestalt annehmen, und mit ihrem Halstheil am Umkreis der Hüllhaut haften. Während die weiblichen Zellen keine Theilung eingehen, theilt sich der grüne Inhalt der männlichen Zellen zuerst in 2, dann in 4, 8, 16 Theile u. s. w., wobei sich die Theilungsrichtung nur in 2, aber nicht, wie bei der ungeschlechtlichen Vermehrung von *Volvox*, in 3 Richtungen durchkreuzt, weshalb die kleinen, durch Theilung entstandenen, Körperchen der männlichen Zellen als Bündel in gleicher Richtung neben einander liegen. Wenn die männlichen Zellen 0,05 Millim. Durchmesser erreicht haben, werden diese Bündel beweglich, indem am oberen farblosen Theile der Körperchen (Spermatozoiden) zwei lange Wimpern erscheinen; dieselben trennen sich darauf und werden frei, ohne daß COME die Weise, in welcher sie der männlichen Zelle entschlüpfen, wahrnehmen konnte. Als stabförmige Körperchen, deren Hintertheil ein wenig verdickt ist und deren Vordertheil einen langen, dünnen, schwanenhalsartig gekrümmten Schnabel bildet, welcher sehr contractil, sich hin und her bewegt und an seiner Basis 2 sehr lange schwingende Wimpern trägt, tummeln sie munter in der allgemeinen Blase umher, sammeln sich darauf um die weiblichen Zellen, an deren Oberfläche sie sich festsetzen und mittelst ihres Schnabels bemüht scheinen, in dieselben einzudringen. Bald darauf findet man auch eine Menge derselben im Innern der weiblichen Zelle, wo sie sich ohne Widerstand an die Oberfläche der Primordialspre (Befruchtungskugel nach PRINGSHEIM) hängen, sich fort und fort contrahiren und krümmen und, wie COME vermuthet, einzeln in die von keiner festen Membran umhüllte Protoplasma-masse (die Primordialspre) eindringen, worauf die Befruchtung

vollzogen ist und diese Masse sofort zur Spore wird. Es ist hier nicht zu entscheiden, ob die Befruchtung durch eine endosmotische Absorption der Spermatozoiden oder durch eine vollkommene Verschmelzung derselben mit der Plasmamasse der weiblichen Zellen stattfindet; es entsteht eine feste Membran um selbige, welche 12 bis 24 Hervorragungen besitzt und innerhalb welcher später eine zweite glatte Membran erscheint. Das Chlorophyll des Inhaltes verschwindet darauf, es bilden sich neben kleinen Oeltropfen Stärkmehlkörner, und die Colonie, welche bis 40 nunmehr reifer Sporen umschließt, vergeht, so daß die freien Sporen an den Grund des Wassers gelangen, wo sie während der kalten Jahreszeit ruhend verbleiben. EHRENBERG hat, nach COHN, die sternförmigen noch unreifen Sporen des *Volvox globator* als *Volvox stellatus* beschrieben, die Colonien aber, welche weibliche Zellen und Spermatozoidenbündel enthalten, als besondere Gattung, *Sphaerosira Volvox* Ehr., aufgeführt.

Durch diese neuen Untersuchungen COHN's wird die Lehre von der Algenbefruchtung wesentlich bereichert; wir sehen daraus, daß sie im Allgemeinen, selbst in den verschiedensten Abtheilungen dieselbe bleibt, indem überall membranlose Befruchtungskörper unmittelbar durch Spermatozoiden befruchtet werden und nach geschehener Befruchtung sofort eine Cellulose-Hülle erhalten, wogegen in den Nebenumständen sehr wesentliche Verschiedenheiten auftreten. Die Bildung mehrerer Schwärmsporen in den auf geschlechtlichem Wege entstandenen Sporen von *Sphaeroplea* erinnert an *Bulbochaëte* (p. 215). Die männlichen Zellen des *Volvox* aber entsprechen, nach COHN, den männlichen Pflanzen des *Oedogonium* u. s. w.

Zu §. 61. p. 230. COHN entdeckte die contractilen *Vacuolen* bei *Gonium* und *Clamidomonas*, dieselben wurden von ihm und Anderen später auch bei *Volvox* aufgefunden. SCHENK bestätigt nicht allein ihr Dasein bei den genannten Pflanzen, sondern fand sie auch in den Schwärmfäden der *Chaetophora elegans*. Bei zwei schmarotzernden Algen, einem *Chytridium* und einem *Rhizidium* A. Br., beobachtete derselbe neuerlich Schwärmsporen, welche amöbenartige Bewegungen ausführen. Die Schwärmspore des *Rhizidium* streckt sich nach SCHENK in die Länge und entwickelt Fortsätze, welche sie darauf sämmtlich oder theilweise wieder einzieht, um sich nach einer anderen Richtung auszudehnen, oder sie entwickelt einen Fortsatz vorwiegend, wobei die übrigen verschwinden u. s. w. Auch die noch in der *Fructifications-*

zelle zurückbleibenden Schwärmersporen zeigen dieselben Bewegungen, welche verhältnißmäßig langsam ausgeführt werden. Unter abwechselnd sistirter und darauf wiederkehrender Bewegung verschwindet allmählig die einzige, langsam schwingende Wimper und die Schwärmzelle beginnt zu keimen. Damit wäre aber die scheinbar willkürliche Contractilität des Primordialschlauches für genannte Fälle nachgewiesen und liegt der von SCHENK und Anderen gezogene Vergleich dieser Erscheinung mit den Protoplasmaströmen in der Pflanzenzelle allerdings sehr nahe; andererseits aber würde damit der früher zwischen Thier und Pflanze aufgestellte Unterschied, nach welchem die Contractilität nur der thierischen Membran angehört, fallen. — Der Mangel der Zellstoffmembran für die Schwärmzellen ist für SCHENK ein Beweis zu Gunsten des Primordialschlauches als Membran (SCHENK, Contractile Zellen im Pflanzenreiche. Würzburg 1858).

Zu §. 73. p. 317. Bei den Labiäten und Borragineen entstehen die 4 sogenannten Nüsse, aus deren Mitte der einzige Staubweg hervorgeht, durch eine eigenthümliche Ausbildung der Fruchtknotenwand,

indem selbige sich dicht um die 4 vorhandenen Samenknospen zweier wandständigen Samenträger biegt und sich mit denselben, sie dicht umschließend, ausdehnt (Fig. 293).

Zu §. 81. p. 405. REEGL gibt (Botanische Zeitung 1858. p. 305) aufser einer Zusammenstellung und Kritik der über die sogenannte Parthenogenesis beobachteten Fälle noch wichtige eigene Versuche. Bei *Mercurialis annua* hat derselbe an der weiblichen Pflanze, zwischen den achselständigen Blütenhaufen täglich einzelne, vollkommen entwickelte, männliche Blumen gefunden, die man oftmals erst nach dem Verstäuben ihrer Antheren erkennt, weshalb *Mercurialis*

für diese Versuche nicht entscheidend ist; aber dessen ungeachtet haben diejenigen Pflanzen, von welchen sorgfältig die männlichen

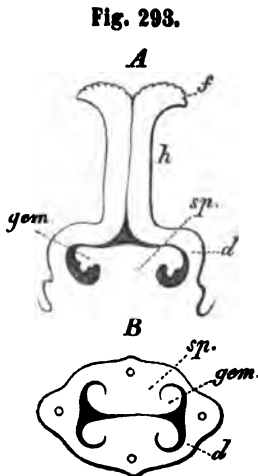


Fig. 293. *A* Längsschnitt durch eine sehr junge Blütenknospe der *Salvia nivea*, *d* die Wand der Fruchtknotenhöhle, *f* die Narbe, *gem* die Samenknospe, *h* der Staubweg, *sp.* der Samenträger. *B* Querschnitt des Fruchtknotens, die Bezeichnung wie oben. (Vergrößerung 40 mal.)

Blüthen entfernt wurden, bis jetzt keine Früchte angesetzt, während andere, wo dies nicht geschehen, solche brachten. Auch bei *Spinacia* fand REEGL, zwischen den achselständigen Haufen weiblicher Blüthen vereinzelt, ausgebildete Antheren mit normalen Pollen, welche verkümmerten männlichen Blüthen angehörten. Auch fand derselbe zwischen den Haufen weiblicher Blüthen einzelne drüsenartige Körper, welche sich als ungestielte Antheren auswiesen und normal ausgebildeten Pollen enthielten. REEGL schließt daraus mit Recht, daß sowohl bei *Mercurialis* als auch bei *Spinacia* die Bildung des keimfähigen Samens nothwendig unter dem Einfluß des Pollens steht und glaubt, daß die eigenthümlichen Drüsen, welche die weibliche Blume der *Colebogyne* umgeben, mit einzelnen verkümmerten Antheren leicht zu verwechseln wären. Die gesondert stehenden weiblichen Pflanzen von *Cannabis* sind schon nach LINNÉ ohne Samen geblieben, bei *Ricinus* und *Ecbalium* aber haben NAUDIN und DECAISNE, welche die Parthenogenesis für *Mercurialis*, *Spinacia* und *Cannabis* vertheidigen, nach Entfernung der männlichen Blüthen, niemals Samen erhalten. Der Umstand, daß die Narben der *Cölebogyne* und der angeblich nicht bestäubten Blüthen von *Mercurialis annua* sich lange frisch erhielten, kann nicht, wie RADLKOFER glaubt, als sicherer Beweis mangelnder Bestäubung gelten, da sich hierin die Pflanzen durchaus verschieden verhalten, indem bei *Hippuris vulgaris* z. B. die Narbe vielfach schon vor der Bestäubung vertrocknet und deshalb eine Befruchtung unterbleibt; bei *Torenia asiatica* dagegen auch die bestäubte Narbe länger frisch verbleibt und sich sogar nach einigen Tagen wieder öffnet, als ob sie auf neuen Blüthenstaub warte, dabei aber für Reizung nicht mehr empfindlich ist (Bd. II. p. 504). Die Narbe vertrocknet überhaupt keineswegs auf Grund stattgefundener Bestäubung, sondern wegen der von der Befruchtung abhängigen Ausbildung der Keimanlage im Embryosack, welcher jetzt für sich mehr Nahrung verlangt, die, wie es scheint, den übrigen Blüthentheilen entzogen wird (Bd. II. p. 404). — Daß RADLKOFER einmal ein Pollenkorn, dessen Abstammung er nicht nachweisen konnte, auf der Narbe der *Cölebogyne* gesehen, und DECKE sogar einmal einen Pollenschlauch am Embryosack seitwärts vom Keimbläschen gefunden, macht außerdem, wie REEGL mit Recht hervorhebt, die Sache verdächtig, dazu sind die sitzenden Drüsen der weiblichen Blüthe, deren vollständige Entwicklungsgeschichte überhaupt noch fehlt, keineswegs genügend untersucht. Endlich aber ist

es bei vielen Pflanzen gar nicht so leicht, die Pollenkörner auf der vertrockneten Narbe oder die Pollenschläuche im Staubweg oder in der befruchteten Samenknospe nachzuweisen. Bei *Corylus* und *Alnus* z. B., die im ersten Frühjahr (Februar) bestäubt werden und erst im Sommer (Ende Juni) zur Befruchtung kommen, ist es sehr schwer die Pollenschläuche im Staubweggewebe mit Sicherheit aufzufinden. Bei *Zea* Mais und *Hippuris vulgaris* aber ist es nicht leichter, die Pollenschläuche im Knospenmunde nachzuweisen, weshalb auch UNGER sie bei der letztgenannten Pflanze übersehen konnte und darum die Embryo-Anlage ohne unmittelbaren Einfluß von Außen entstehen liefs (Botan. Zeitung 1849. p. 336), während SCHLEIDEN (Acta Acad. L. C. Tom. XIX. Taf. V. Fig. 69) und ich (Preisschrift p. 199) den Eintritt der Pollenschläuche in die Kernwarze der Samenknospe von *Hippuris* mit vollster Sicherheit beobachtet haben. — Da wir nun die *Coeleogyne* noch viel zu wenig kennen, auch bisher für sie nur ein sehr beschränktes Material zur Beobachtung vorhanden war, so ist die Frage der Parthenogenis im Pflanzenreich noch keineswegs entschieden und sprechen die von REEGL mitgetheilten Beobachtungen nicht sehr zu ihrem Vortheil.

Zu §. 90. p. 544. UNGER giebt (Anatomie p. 444) einige Beispiele alter Bäume, z. B. Linden in Litthauen mit 815 Jahringen und 82 Fufs Stammumfang, Eichen in Polen mit 710 Jahresringen und 49 Fufs Stammumfang, Orangenbäume in dem Tuilerien-Garten von 300 bis 700 Jahren; die alte Kastanie auf dem Aetna und das *Taxodium distichum* zu Sta. Maria del Tule in Mexico, dessen Stamm 124 spanische Fufs im Umfang hat, aber nicht sehr hoch ist (E. MÜHLENFORDT, Versuch einer Schilderung der Republik Mexico p. 153—154). *Ficus Sicomorus*, *Olea europaea* und *Pinus Cedrus* sollen gleichfalls ein sehr hohes Alter erreichen.

Zu §. 88. p. 503. Die Bewegungserscheinungen der Staubfäden von *Berberis* und der Blattfläche von *Dionaea muscipula* sind von UNGER näher beschrieben (UNGER, Anatomie und Physiologie p. 137—422).

Erklärung der Abbildungen.

Tafel VI.

Fig. 1—3. *Hagenia* (Borrera) *ciliaris* (p. 198.)

Fig. 1. Ein Stück der Flechte mit Apothecien *a* und kleinen schwarzen Punkten (den Spermogonien), in natürlicher Gröfse.

Fig. 2. Ein Spermogonium im Längsschnitt. *a* Zellen des farblosen Fadengewebes, *b* mit Chlorophyll erfüllte Gonidien.

Fig. 3. Ein Apothecium im Längsschnitt. *a* Das dichtere Rindengewebe, *b* das sogenannte Markgewebe, in welchem die Gonidien liegen, *c* die aus Sporenschläuchen und Paraphysen bestehende Schicht des Fruchtlagers.

Fig. 4. *Peziza benesuada* (p. 186).

(Nach Tulasne copirt.)

Sporenschläuche (*a*) und Spermaticnfäden (*b*) auf demselben Fruchtlager befestigt, (*c*) freigewordene Spermaticn.

Fig. 5. *Tremella mesenterica* (p. 186).

(Nach Tulasne copirt.)

Spermaticn-Fäden. *c* Die Spermaticn.

Fig. 6. *Puccinia Molinia* (p. 193).

(Nach Tulasne copirt.)

Keimende Sporen, *a* secundaire Sporen.

Fig. 7—13. *Vaucheria sessilis* (p. 202.)

(Nach Pringsheim copirt.)

Fig. 7. Ein Zustand kurz vor der Befruchtung. *a* die Sporenmutterzelle (das weibliche Organ), *b* das Hörnchen (das männliche Organ).

Fig. 8. Die Sporenmutterzelle einen Theil ihres Protoplasmas entlassend; (Moment kurz vor der Befruchtung.)

Fig. 9. Eintritt der Befruchtungskörper (Spermatozoiden) in die Sporenmutterzelle.

Fig. 10. Ein Zustand kurz nach der Befruchtung, *a* und *b* wie auf Fig. 7. Die Oeffnung der befruchteten Sporenmutterzelle ist bereits durch Bildung einer Membran um die Befruchtungskugel geschlossen.

Fig. 11. Befruchtungskörper (Spermatozoiden).

Fig. 12. Späterer Zustand der Geschlechts-Organe.

Fig. 13. Eine keimende Spore. *a* Die äußere Spornhaut, welche aus zwei Schichten besteht, *b* die innere, beim Keimen hervortretende Haut.

Fig. 14—17. *Oedogonium ciliatum* (p. 208.)

(Nach Pringsheim copirt.)

Fig. 14. - Ein vollständiges aber kleines Pflänzchen mit einem befruchteten und einem noch unbefruchteten weiblichen Geschlechtsorgane (*a*). Die Mutterzellen der Androsporen fehlen. Die Männchen (*c*) sind daher in diesem Falle sicher von anderen Exemplaren hergekommen. *c* links zeigt eine Androspore kurz nach ihrem Festsetzen auf dem weiblichen Geschlechtsorgane. - *d* die Zellen in denen sich der Befruchtungskörper bildet.

Fig. 15. - Stück eines Fadens mit einem Oogonium (*a*) und Androsporen-Mutterzellen (*b*), bei *x* tritt eine Androspore aus ihrer Mutterzelle, daneben eine bereits entleerte Androsporen-Mutterzelle. -

Fig. 16. - Augenblick der Befruchtung, der obere Samenkörper (Befruchtungskörper) ist unter Abwerfen des Antheridiumdeckels ausgeschlüpft und durch das Loch des Befruchtungsschlauches in das weibliche Organ eingedrungen. Die Figur stellt den Augenblick seines Herantretens an die noch nackte Befruchtungskugel dar. -

Fig. 17. - Zweite Art der Entstehung der Befruchtungsoffnung; Oogonium (*a*) mit aufklappendem Deckel und hervortretendem, mit einem Loche versehenen Befruchtungsschlauch - *c* und *d* wie auf Fig. 14.

Fig. 18. *Bulbochaete intermedia* (p. 215.)

(Nach Pringsheim copirt.)

Ein Oogonium, in welchem 4 Schwärmsporen entstanden sind.

Fig. 19. *Oedogonium gemelliparum* (p. 228.)

(Nach Pringsheim copirt.)

- Schwärmspore nach ihrem Austritt, chlorophyllarmes Exemplar, welches den Cytoblasten deutlich zeigt. -

Fig. 20. *Saprolegnia monoica* (p. 211.)

(Nach Pringsheim copirt.)

Oogonium (*a*) mit vollendeter Bildung der Befruchtungskugeln (*c*), nach Entstehung der Löcher und nachdem die Antheridiumschräuche in das Innere des Oogoniums hineingetrieben und sich theilweise oder völlig entleert haben. *b* die Antheridien.

Fig. 21—24. *Ulothrix zonata* (p. 219.)

Fig. 21. Partie eines Zellenfadens. Mehrere Zellen sind bereits entleert, *a* u. *b* sind im Entlassen ihrer Schwärmsporen begriffen. *d* eine Schwärmspore, welche in ihrer Mutterzelle geblieben ist und dort gekeimt hat. *x* und *y* Schwärmsporen im Moment ihres Austritts.

Fig. 22. Ausgetretene Schwärmsporen, *a* der Zellkern der Mutterzelle, welcher mit ihnen herausgetreten ist. Die Pfeile bezeichnen die Drehungsrichtung der Sporen.

Fig. 23. Schwärmsporen durch Jodlösung unbeweglich geworden, es sind drei Wimpern und bei *b* und *c* auch die bereits entstandene Zellstoffhülle sichtbar.

Fig. 24. Keimende Schwärmsporen.

Fig. 25—32. *Chlamidococcus pluvialis* (p. 223.)

Fig. 25. Die fertige einzellige Pflanze.

Fig. 26. Die Theilung der Mutterzelle in vegetativer Weise, ohne Bildung von Schwärmsporen.

Fig. 27—28. Die Bildung der Schwärmsporen und das Freiwerden derselben.

Fig. 29. Die Membran der entleerten Mutterzelle.

Fig. 30—31. Drei Schwärmsporen, von denen zwei bereits eine Hülle erhalten haben.

Fig. 32. Eine breite ausgewachsene Schwärmspore.

Fig. 33. Ein seltener Fall, wo statt zwei Wimpern neben einander an beiden Polen eine Wimper vorhanden.

Tafel VII.

Fig. 1—7. *Haplomitrium Hookers* (p. 241.)

Fig. 1. Die reife Antheridie.

Fig. 2 und 3. Das Aufbrechen derselben; bei 3 tritt die Fovilla stoßweise hervor.

Fig. 4 und 5. Die Schwärmfäden in ihren Mutterzellen.

Fig. 6. Die freien Schwärmfäden; der Pfeil bezeichnet die Drehungsrichtung derselben.

Fig. 7. Eine wurstförmige Zelle aus der Wand der Antheridie.

Fig. 8—23. *Pellia epiphylla* (p. 243.)

Fig. 8. Querschnitt durch den Laub einer männlichen Pflanze. Aus der Höhlung *a* ist die Antheridie entfernt, bei *b* liegt dieselbe kurz gestielt noch in der Höhlung, *c* Wurzelhaare des Laubes.

Fig. 9. Inhalt einer jugendlichen Antheridie, welchen Jodlösung blau färbt, während die Kerne gelb werden.

Fig. 10. *a, b, c, d*, Entwicklungszustände der Zellen, in welchen sich später ein Schwärmfaden bildet.

Fig. 11. Der maschenförmig die Schwärmfadenzellen umgebende körnige Inhalt der Antheridie, nachdem die Schwärmfäden diesem Netz entschlüpft sind.

Fig. 12—13. Entwicklungszustände der Schwärmfadenzellen. Aus dem Zellkern der Fig. 12 scheint sich der Schwärmfaden zu bilden, (Fig. 13 *b, c, d*.)

Fig. 13 *a* die Membran der Schwärmfadenzelle, die sich durch Jodlösung blau färbt.

Fig. 14 und 15. Schwärmfäden noch in ihrer Zelle liegend.

Fig. 16—19. Freie Schwärmfäden, bei langsamer Bewegung gezeichnet.

Fig. 20 und 21. Schwärmfäden durch wässrige Jodlösung getötet; die Scheibe (die ihnen anhängende Mutterzelle) färbt sich blau.

Fig. 22. Die Scheibe vom Faden getrennt und von oben gesehen.

Fig. 23. *a* und *b* Schwärmfäden nach Thuret copirt.

Fig. 24—27. *Polytrichum commune* (p. 255.)

Fig. 24. Längsschnitt durch ein männliches Köpfchen; *a* die Antheridien, *b* die Perichätialblätter, *p* die Paraphysen, *pv* der Vegetationskegel der fortwachsenden Endknospe, *x* Blätter, von dieser Endknospe gebildet.

Fig. 25. Die Spitze einer reifen Antheridie, *a* die Zellen, welche beim Oeffnen derselben von einander weichen, *b* die Zellen der Seitenwandung.

Fig. 26. Freie Schwärmfäden; die fünf oberen in Bewegung, die beiden unteren durch Eintrocknen getötet.

Fig. 27. *a b* Getötete Schwärmfäden nach Thuret copirt.

Fig. 28—33. *Chara fragilis* (p. 234.)

Fig. 28. Theil eines Zweiges mit dem weiblichen (*A*) und dem männlichen Organ (*B*): *a* der aus 5 Zellen bestehende Kranz, *b* die spiralförmig gewundenen Berindungszellen, *c* die große Centralzelle des weiblichen Organs. — *f* die Flaschenzelle, *e* die Griffe (Manubria) der Schilder (scuta *d*), *g* die Köpfchen, welche die Antheridienfäden (Fig. 30 *i*) tragen.

Fig. 29. Zwei Schilder (scuta *d*) einer geplatzten Antheridie, mit ihren Griffen (manubria *e*).

Fig. 30. Primaire (*g*) und secondaire (*h*) Köpfchen mit ihren Antheridienfäden (*i*).

Fig. 31. Theile eines Antheridienfadens, *a* im jugendlichen Zustand, *b* im Zustand der Reife; ein Schwärmfaden entschlüpft seiner Zelle.

Fig. 32. Freie Schwärmfäden, *a* in Bewegung, *b* und *c* nach dem Eintrocknen der Flüssigkeit.

Fig. 33. Ein Schwärmfaden nach Thuret copirt.

Fig. 34—39. *Pteris serrulata* und *Aspidium violaceum* (p. 261.)

Fig. 34 und 35. Entwicklungszustände der Antheridie an der Unterseite des Vorkeims.

Fig. 36. Der Austritt der Schwärmfäden aus der Antheridie.

Fig. 37. Schwärmfäden, *a* bei schneller Bewegung, *b* bei langsamer Bewegung, *c* durch Jodlösung getötet, von oben gesehen.

Fig. 38. Das Keimorgan (Archegonium) vor der Befruchtung, mit noch geschlossnem Halse (*y*), *x* die Centrallöhle, in welcher nach **НОРМКИСТА** das Keimbläschen liegt.

Fig. 39. Partie eines Längsschnitts durch das Polster des Vorkeims. Im Keimorgan ist nach der Befruchtung die junge Pflanze entstanden und tritt mit dem ersten Wedel (*b*) aus dem Vorkeim hervor, eine flache Erhebung rechts vom ersten Wedel bezeichnet den Vegetationskegel; *e* der Anfang der ersten Wurzel; *y* der vertrocknete, braungewordene Halstheil des Keimorgans.

Fig. 40 und 41. *Selaginella denticulata* (p. 274).

(Nach Hofmeister copirt.)

Fig. 40. »Längsschnitt eines unbefruchteten Prothalliums (*B*), 11 Monate nach der Aussaat. Mehrere Archegonien (*y*) sind durch den Schnitt bloß gelegt. Bei einem derselben ist die in der Centralzelle entstandene sphärische Zelle mit gezeichnet. » *A* die große Zelle der Spore, *e* das Zellengewebe, welches unter dem Vorkeim entstanden ist.

Fig. 41. »Befruchtetes Prothallium (*B*) im Längsschnitt, der das Archegonium, in welchem die Anlage des Embryo (*x*) entstand, und den Verlauf des Embryoträgers bloßgelegt. » Die übrigen Bezeichnungen wie auf der vorigen Figur.

Fig. 42—44. *Pilularia globulifera* (p. 276).

(Nach Hofmeister copirt.)

Fig. 42. »Zur Befruchtung bereites Prothallium (*B*), Ansicht von außen. » *y* der schon geöffnete Hals des Keimorgans, *x* das Keimbläschen, *f* die innere Sporenhaut, *A* die große Zelle der Megaspore.

Fig. 43. »Entwicklungsstufe des vom Prothallium umschlossenen, in Bildung des ersten Wedels (*b*) und der ersten Wurzel (*c*) begriffenen, Embryo. » *a* der Vegetationskegel der Keimpflanze.

Fig. 44. Schwärmfäden.

Tafel VIII.

Die Entwicklung der Cupuliferenblüthe (p. 439).

Häufig wiederkehrende Bezeichnungen:

Cb. R. Cambiumring (Verdickungsring).*cp.* Cupula.*f.* Filament (Staubfadenträger).*fk.* Fruchtknotenwand.*ms.* Mittelsäule.*nb.* Narbenblatt.*p.* Perigonblatt.*st.* Samenträger (*Spermophorum*).Fig. 1—10. *Quercus sessiliflora* (weibliche Blüthe) (p. 439).

Fig. 1. Längsschnitt durch einen ganz jungen Blütenzweig. *A* Das Ende desselben, *a* und *b* die Deckblätter, deren drei an der Zahl (*a* das Mittelblatt, *b* ein Nebenblatt desselben), *y* die Achselknospe, aus welcher die weibliche Blüthe hervorgeht. *B* eine Blütenknospe, welche bereits ihre *Cupula* (*cp.*) desgleichen ihre Perigonblätter (*p.*) und ihre drei Narben (*nb.*) angelegt hat (29. Mai 1853).

Fig. 2. Längsschnitt durch eine Blütenknospe, etwas jünger als *B* der vorigen Figur; die Anlage der *Cupula* (*cp.*) hat unter sich noch keine Blätter gebildet.

Fig. 3. Längsschnitt durch eine andere Blütenknospe. Die *Cupula* hat schon ein junges Blatt (*x*) entwickelt (1. Juni 1853).

Fig. 4. Querschnitt durch eine derartige Blütenknospe, die Perigonblätter (*p*) wechseln mit den Narbenblättern (*nb.*) (1. Juni 1853).

Fig. 5. Eine junge Blütenknospe, frei präparirt. *b* und *b'* Die beiden Nebenblätter, das Mittelblatt ist entfernt (siehe die Erklärung zu Fig. 1). Die *Cupula* (*cp.*) hat von ihrem Rande aus bereits zwei Reihen Blätter gebildet, welche als kleine warzenförmige Erhebungen auftreten (1. Juni 1853).

Fig. 6. Längsschnitt durch eine noch weiter entwickelte Blütenknospe. Der Fruchtknoten (*fk.*), welcher bis dahin nicht unterständig war, wird jetzt durch Verlängerung seines Grundtheils unterständig, seine Perigonblätter und Narben werden emporgehoben. Das Mittelsäulchen ist bereits vorhanden, die Samenträger (*st.*) sind scheinbar an ihm befestigt. Die *Cupula* hat jetzt unter sich schon zahlreiche Blätterkreise gebildet. *s'* gehört dem ältesten Kreise, *s''* gehört dagegen dem zuletzt entstandenen Blattkreise. Die Blätterbildung dauert noch lange fort, die Zahl der Blätter vermehrt sich, ihre Größe nimmt dagegen ab (vergl. Fig. 13). *sw.* Der Staubwegeanal (8. Juni 1853).

Fig. 7. Ein junger Fruchtzweig. *a* Das Deckblatt oder vielmehr das Mittelblatt der drei Blätter; die kleinen Nebenblätter sind nämlich ohne Lupe nicht deutlich erkennbar (8. Juni 1853).

Fig. 8. Ein Fruchtzweig mit zwei halbreifen Eicheln. *nb.* + *p* die vertrockneten Narben mit den gleichfalls vertrockneten Perigonblättern (16. August 1853).

Fig. 9. Eine junge Fruchtanlage, dem Zweige Fig. 7 entnommen.

Fig. 10. Querschnitt durch den oberen Theil des Fruchtknotens dieser jungen Frucht. *fk.* Die Wand des Fruchtknotens, *st.* die wandständigen Samenträger, *sk.* die Samenknospen. Der Fruchtknoten ist einfächerig, auf einem tiefer geführten Querschnitt erscheint derselbe dreifächerig. Wenn dagegen zwei Narben vorhanden sind und sich, ihnen entsprechend, nur zwei wandständige Samenträger gebildet haben, ist auch der Fruchtknoten im unteren Theile zweifächerig.

Fig. 11—16. *Quercus pedunculata* (weibliche Blüthe) (p. 439).

Fig. 11. Ein junger Fruchtzweig (7. Juni 1853).

Fig. 12. Längsschnitt durch eine Blüthe desselben. Die *Cupula* hat bereits mehrere Blattkreise gebildet. Die Bezeichnung ist wie auf den vorhergehenden Figuren.

Fig. 13. Querschnitt durch eine Blüthe um dieselbe Zeit. *st.* Einer der drei wandständigen Samenträger. Die Blätter der *Cupula* zeigen nur in den ersten, äußersten, Kreisen eine regelmäßig abwechselnde Stellung, die Zahl der Blätter vermehrt sich mit den Kreisen; daher besitzt die ausgebildete *Cupula* der Eiche keine wirkliche Spiralstellung ihrer Schuppenblätter (7. Juni 1853).

Fig. 14. Querschnitt durch einen Fruchtknoten, der nur zwei Narben besaß und dem gemäß nur zwei wandständige Samenträger entwickelt hatte.

Fig. 15. Eine Samenknospe vom 27. Juni 1853. *ie.* Das *Integumentum externum* (äußere Knospenhülle), *ii.* das *Integumentum internum* (innere Knospenhülle), *nc.* der *Nucleus* (Knospenkern). Der Embryosack ist um diese Zeit noch nicht vorhanden (Längsschnitt).

Fig. 16. Eine halbreife Eichel im Längsschnitt. *em.* Der Embryo oder

der Keim, welcher bereits um diese Zeit die Fruchtknotenhöhle vollständig ausfüllt. Die übrigen Samenknospen sind vertrocknet (8. August 1853).

Fig. 17—26. *Quercus sessiflora* (männliche Blüthe) (p. 440).

Fig. 17. Eine gemischte Blütenknospe, welche außer den männlichen Blütenständen (*c*) noch Laubblätter (*b*) besitzt. *a* Die Nebenblätter der letztgenannten. Die eigentlichen, nicht in Mittelblatt und Nebenblätter getrennten, braungefärbten Deckschuppen der Knospe sind mit Hülfe der Nadel entfernt, zugleich sind die inneren Theile dieser gemischten Knospe durch die Nadel etwas aus einander gezerrt. (18. Mai 1853.)

Fig. 18. Ein männlicher Blütenstand aus dieser gemischten Blütenknospe. *d* und *d* Kleine Blätter, welche in ihrer Achsel keine Blüthe tragen; die Blüten selbst haben kein Deckblatt.

Fig. 19. Kleiner Theil eines männlichen Blütenstandes mit geöffneten Blüten. *a* Eine Anthere, *b* ein Perigonblatt (29. Mai 1853).

Fig. 20. Das Perigon solcher Blüthe, nachdem die Antheren entfernt sind, von oben gesehen. *b* Ein Blatt desselben.

Fig. 21 und 22. Die Anthere kurz vor dem Aufspringen von zwei Seiten gesehen. *f*. Das Filament (der Staubfadenträger).

Fig. 23. Querdurchschnitt durch eine etwas jüngere Anthere. *ct*. Das Connectiv oder das Gefäßbündel des Staubfadenträgers (10. Mai 1853).

Fig. 24 und 25. Der reife Pollen trocken gesehen, in zwei verschiedenen Lagen, Fig. 24 von der Seite, Fig. 25 von oben betrachtet (1. Juni 1853).

Fig. 26. Das reife Pollenkorn unter Salpetersäure, nachdem die Pollenzelle hervorgetreten ist; die hier abgebildete entleerte Außenhaut bildet zwei Schichten erkennen.

Fig. 27—43. *Fagus silvatica* (p. 439).

Fig. 27. Längsschnitt durch einen jungen weiblichen Blütenstand. Es sind zwei Fruchtknoten durch Theilung des Vegetationskegels im Innern der *Cupula* (*cp.*), welche bereits zahlreiche Blätter gebildet hat (*s'* bis *s''*), entstanden. *W* die Theilungsstelle des Vegetationskegels (6. Mai 1853).

Fig. 28. Ein junger Fruchtknoten, aus seiner *Cupula* isolirt (9. Juni 1853).

Fig. 29, 30 und 31. Drei Querschnitte in verschiedenen Höhen bei *a*, *b* und *c* durch diesen Fruchtknoten (Fig. 28) geführt. Auf Fig. 29 erscheinen die wandständigen Samenträger (*st.*) als leitendes Zellgewebe; auf Fig. 30 treffen dieselben in der Mitte der Fruchtknotenhöhle zusammen, jeder Samenträger hat zwei Samenknospen (*sk.*) gebildet; auf Fig. 31 endlich ist durch die drei wandständigen Samenträger und das Mittelsäulchen (*ms.*) eine dreifächerige Fruchtknotenhöhle entstanden (vergleiche Fig. 34).

Fig. 32. Eine junge Samenknospe, welche um ihren Knospenkern (*nc.*) zwei Knospenhüllen (*ii.* und *ie.*) bildet. Der Knospenträger (*funiculus*) (*k'*.) erscheint sehr verlängert (30. Mai 1853).

Fig. 33. Eine schon etwas weiter ausgebildete Samenknospe. Der Embryosack (*se.*) ist schon vorhanden. *ra.* Die Raphe oder das Gefäßbündel, welches

vom Knospenträger bis zum Hagelfleck (*ch.*) (*Chalaza*) oder zu dem Orte, wo die Knospenhüllen entspringen, verläuft (2. Juni 1853).

Fig. 34. Längsschnitt durch den Fruchtknoten; der obere und der untere Theil sind nicht abgebildet. Der Staubwegcanal (*sw.*) ist um diese Zeit mit herabsteigenden Pollenschläuchen angefüllt, welche durch die Samenträger (*st.*) an den Knospenmund der Samenknospen (*sk.*) geleitet werden. *x* Das Ende des Mittelsäulchens (*ms.*) (7. Juni 1853).

Fig. 35. Eine geöffnete männliche Blüthe. *a* Die hervorstehenden Antheren, *b* die glockenförmige Blütenhülle (Perigon) (20. Mai 1853).

Fig. 36. Eine Anthere aus dieser Blüthe. *fl.* Das Filament derselben.

Fig. 37. Der Querschnitt durch eine jüngere Anthere, noch vor dem Aufbrechen der Blütenknospe (6. Mai 1853).

Fig. 38 und 39. Zwei reife Pollenkörner, trocken gesehen, in verschiedener Lage, von der Seite und von oben betrachtet. *a* Die zum Austritt des Pollenschlauchs bestimmten Stellen (20. Mai 1853).

Fig. 40. Ein reifes Pollenkorn unter Wasser gesehen.

Fig. 41. Ein jüngeres Pollenkorn unter Wasser gesehen (6. Mai 1853).

Fig. 42. Verzweigte Pollenschläuche, aus dem Staubwegcanal freigelegt; bei *a* ist eine Abschnürung entstanden (7. Juni 1853).

Fig. 43. Partie aus dem Längsschnitt einer kürzlich befruchteten Samenknospe; die Knospenhüllen sind entfernt. *nc.* Der Knospenkern, *se.* der Embryosack. Zwei Pollenschläuche (*tp.* und *z*) sind eingedrungen, aber bereits am Rande des Knospenkerns abgeschnürt (vergleiche Fig. 42 *a*). Der eine (*tp.*) ist an den Embryosack gelangt, und hat die beiden dort vorhandenen Keimkörperchen (Keimbläschen nach *НОУМІСТКА*) befruchtet, von welchen das Eine zur Keimanlage wird (19. Juni 1853).

Tafel IX.

Fig. 1—33. Die Blütenentwicklung von *Carpinus*, *Corylus* und *Alnus* (p. 440).

Häufig wiederkehrende Bezeichnungen:

Ob. R. Cambiumring (Verdickungsring).

fl. Filament (Staubfadenträger).

fk. Fruchtknotenwand.

is. Einfache Knospenhülle (*Integumentum simplex*).

ms. Mittelsäulchen.

nc. Knospenkern (*Nucleus*).

nb. Narbenblätter.

pv. Vegetationspunkt (Vegetationskegel).

p. Perigonblätter.

se. Embryosack (*Saccus embryonalis*).

st. Samenträger (*Spermophorum*).

sk. Samenknospe (*Gemmula*).

sw. Staubwegcanal.

x. die falsche *Cupula*.

Fig. 1—12. *Carpinus Betulus* (p. 440).

Fig. 1. Ein Deckblatt (*a*) vom weiblichen Blütenstand, welches zwei Blüten umschließt. *x*¹ Die falsche *Cupula* der einen, *x*² diejenige der anderen Blüte, *nb*¹ die beiden Narben der einen, *nb*² die beiden Narben der anderen Blüte (15. Mai 1853).

Fig. 2. Die eine dieser Blüten aus dem Deckblatt herausgelöst. *p* Der Kranz der Perigonblätter.

Fig. 3. Eine solche Blüte aus einer etwas späteren Zeit; die zweite Blüte wurde bei *y* durch das Messer abgelöst. *a* Das Deckblatt, welches auf Fig. 1 beide Blüten umhüllt (7. Juni 1853).

Fig. 4. Dieselbe Blüte, aus der falschen *Cupula* gelöst; das Perigon ist jetzt oberständig geworden (7. Juni 1853).

Fig. 5. Längsschnitt durch eine solche Blüte. Die Narben (*nb*) sind längst vertrocknet; das Gewebe *c* des Fruchtknotens, welches farblos ist, wird zur Ausbildung des Samens später verbraucht. Aus den Partien *a* u. *b*, welche grüngefärbt erscheinen, bildet sich dagegen später die verholzte Fruchtschale (7. Juni 1853).

Fig. 6. Ein Querschnitt durch einen solchen Fruchtknoten in der Höhe der Samenknospen. Die Bezeichnung ist wie auf der vorhergehenden Figur. Nur einer der beiden wandständigen Samenträger (*st*.) hat zwei Samenknospen gebildet, der andere (*st*.) ist unfruchtbar (steril) geblieben.

Fig. 7. Der innere Theil des vorigen Querschnitts stärker vergrößert. Die Samenknospen entwickeln ihr einfaches Integument (*is*.)

Fig. 8. Eine Samenknospe im Längsschnitt, etwas später, der Embryosack (*se*.) ist bereits vorhanden (19. Juni 1853).

Fig. 9 und 10. Zwei Antheren, kurz vor ihrem Aufspringen von der vorderen und von der hinteren Seite gesehen. Das Filament derselben (*fl*.) ist gespalten, die beiden Staubbeutelseiten sind deshalb von einander getrennt, jede ist an ihrer Spitze durch einen Haarschopf gekrönt (15. Mai 1853).

Fig. 11 und 12. Reife Pollenkörner unter Wasser gesehen. *a* Eine der zum Austritt des Pollenschlauchs bestimmten Stellen in der *Cuticula* (15. Mai 1853).

Fig. 13—25. *Corylus Avellana* (p. 440).

Fig. 13. Längsschnitt durch die Spitze eines weiblichen Blütenzweiges. *a* Das Deckblatt, *nb* die beiden Narben einer Blüte, *Cb. R.* der Cambiumring des Blütenzweiges (10. Februar 1853).

Fig. 14. Ein Deckblatt (*a*) mit seinen beiden weiblichen Blüten. *x*¹ Die falsche *Cupula*, *nb*¹ die beiden Narben der links gelegenen Blüte; *x*² und *nb*² dieselben Theile für die rechts gelegene Blüte (7. Juni 1853).

Fig. 15. Ein Blütenzweig um dieselbe Zeit. Die falsche *Cupula* *x* sieht aus ihrem Deckblatt (*a*) hervor. *y* Ein Laubblatt, *z* eines seiner beiden Nebenblätter. (Das Deckblatt der Blüte (*a*) ist einfach, d. h. nicht in Mittelblatt und Nebenblätter getheilt.) (Vergl. Fig. 17.)

Fig. 16. Eine weibliche Blüte aus der vorigen Figur. Die braungefärbten, bereits abgestorbenen Narben (*nb*.) sehen über die falsche *Cupula* (*x*) hervor.

Fig. 17. Ein Deckblatt (*a*) freigelegt.

Fig. 18. Längsschnitt durch die weibliche Blüthe, deren Narben längst verknüpft sind. *c* Das farblose saftige Zellgewebe des Fruchtknotens, welches später den Samen ernährt, *a* und *b* das grüngefärbte Zellgewebe, welches später zur Fruchtschale wird, *p* die Perigonblättchen, *sw.* der Staubwegcanal, *sk.* die Samenknospen, *ms.* das Mittelsäulchen, *x* die falsche *Cupula* (6. Juni 1853).

Fig. 19. Querschnitt durch den Fruchtknoten um dieselbe Zeit. *x* und *x* Die beiden Blätter, welche zusammen die falsche *Cupula* bilden und wahrscheinlich als Nebenblätter zu deuten sind; das dritte Blatt, das Mittelblatt, zwischen ihnen kommt nur selten zur Ausbildung, anfänglich ist es jedoch vielfach vorhanden. Eine monströse Ausbildung steriler Zweige bekräftigt diese Art der Deutung (vergl. Fig. 20). Nur einer der beiden wandständigen Samenträger (*st.*) bildet Samenknospen, der andere (*st.**) bleibt unfruchtbar. Die übrigen Bezeichnungen sind wie auf Fig. 18.

Fig. 20. Ein Zweig, dessen Nebenblätter (*x*) sich der falschen *Cupula* entsprechend ausgebildet haben, während das Mittelblatt (Laubblatt) (*y*) zwischen ihnen nicht zur normalen Ausbildung gelangt ist. Dieser Fall ist nicht selten. (10. Juni 1853).

Fig. 21. Eine Samenknospe im Längsschnitt; der Embryosack (*ee.*) ist bereits vorhanden (19. Juni 1853).

Fig. 22. Eine Samenknospe etwas später (13. Juli 1853) ebenfalls im Längsschnitt; der Embryosack hat den Knospkern bereits verzehrt, die Anlage zum Embryo (*em.*) ist schon vorhanden.

Fig. 23. Ein Längsschnitt durch eine junge Frucht um dieselbe Zeit. Die falsche *Cupula* (*x*) überragt jetzt die Frucht mit ihren Narben.

Fig. 24. Eine Anthere, deren Fächer bereits aufgesprungen sind, der Staubfadenträger (*f.*) ist gespalten, jeder Staubbeutel ist mit einem Haarschopf gekrönt.

Fig. 25. Ein reifes Pollenkorn unter Wasser gesehen. *a* Eine der drei Austrittsstellen für den Pollenschlauch.

Fig. 26—33. *Alnus glutinosa* (p. 441).

Fig. 26. Eine Deckschuppe (*a*) des weiblichen Blütenstandes mit ihren beiden Blüthen, deren jede aus zwei Narben besteht (*nb.* gehört der einen, *nb.* dagegen der anderen Blüthe), beide Narben sind am Grunde vereinigt. Wenn man die beiden Blüthen entfernt, so zeigt das Deckblatt da, wo jede Blüthe gesessen, noch zwei kleine Blätter, welche hinter einander stehen. Das äußerste dieser Blätter möchte ich als Nebenblatt der Deckschuppe, das innere dagegen als das erste Blatt der Blüthe selbst, demnach gewissermaßen als eine Anlage zur falschen *Cupula*, betrachten. (Man vergleiche hieüber meine Beiträge zur Anatomie und Physiologie Taf. II, Fig. 39 und 40.)

Fig. 27. Eine junge weibliche Blüthe als Längsschnitt, aus einem Längsschnitt durch die Mitte des Blütenstandes geführt. *a* Das Deckblatt, *c* das erste Blatt der Blüthe, welches nicht weiter zur Ausbildung kommt und von dem in der vorigen Figur die Rede war, *nb.* die eine Narbe, *sw.* der Staubwegcanal, *f* der Anfang der Fruchtknotenhöhle (21. Mai 1853).

Fig. 28. Längsschnitt durch die weibliche Blüthe in einem späteren Stadio (4. Juni 1853). In der Fruchtknotenöhle sind die Samenträger (*st.*) und das Mittelsäulchen bereits entstanden; die nunmehr vertrockneten Narben (*nb.*) sind noch mit Pollenkörnern (*pl.*) übersät.

Fig. 29. Ein Querschnitt durch den Fruchtknoten um dieselbe Zeit. Von den beiden wandständigen Samenträgern bleibt der eine (*st.**) unfruchtbar.

Fig. 30. Längsschnitt durch den Fruchtknoten vom 27. Juni 1853. Die Narben (*nb.*) sind längst vertrocknet. Die Samenknospen sind mit einem einfachen Integument (*is.*) versehen, der Embryosack (*se.*) ist bereits vorhanden.

Fig. 31. Eine Anthere kurz vor dem Aufspringen. Der Staubfadenträger (*fl.*) ist an seinem Ende kurz gespalten (16. Februar 1853).

Fig. 32. Querschnitt durch eine etwas jüngere Anthere an der Theilungsstelle (*ct.*) des Filaments.

Fig. 33. Ein reifes Pollenkorn, unter Schwefelsäure gesehen. *a* Eine der Austrittsstellen für den Pollenschlauch.

Fig. 34—37. *Pyrola chlorantha* (p. 318).

Fig. 34. Längsschnitt durch die Mitte des Fruchtknotens zur Blüthezeit, nach der Linie *x* (Fig. 35) geführt; weshalb der Schnitt an der rechten Seite eine Scheidewand trifft, an der linken Seite dagegen zwischen zwei wandständigen Samenträgern verläuft. Das Mittelsäulchen (*ms.*) reicht hier kaum bis zur halben Höhe der Fruchtknotenöhle herauf; die wandständigen Samenträger, mit zahlreichen Samenknospen (*gm.*) bedeckt, breiten sich nach oben und unten aus; die Wand des Fruchtknotens legt sich, wie bei den sogenannten Nüssen der Borragineen, dicht über die Samenträger, der centrale Staubweg (*sw.*) erhebt sich deshalb wie dort aus der Mitte der fünf Erhöhungen, welche zwischen den fünf wandständigen Samenträgern liegen. Der Staubwegcanal ist zur Blüthezeit mit Pollenschläuchen (*tp.*), welche sich in starken Bündeln herauspräpariren lassen, erfüllt; selbige verlaufen bis zum Mittelsäulchen hinab, gehen dann aber zwischen je zwei Samenträgern zu den Samenknospen. — *Cb.R.* Der Cambiumring der Blütenachse, *nb.* die Narbe.

Fig. 35—37. Querschnitte durch den Fruchtknoten zur Blüthezeit, in der Höhe von *a*, *b* und *c* der Fig. 34 geführt. Auf Fig. 35 in der Höhe von *a* genommen, erblickt man in der Mitte den Staubweg (*sw.*), dessen Canal, für das Herabsteigen der Pollenschläuche bestimmt, einem fünfstrahligen Sterne gleicht, ihn umgibt die Wand der Fruchtknotenöhle. Jeder Arm des Staubwegcanals theilt gewissermaßen jedes durch die Wand der Fruchtknotenöhle (*x*), welche sich hier einwärts biegt (vergl. Fig. 34), scheinbar entstandene Fruchtknotenfach in zwei gleiche Hälften, und jedes dieser Fächer enthält die rechte Seite des einen und die linke Seite des anderen Samenträgers (*st.*) mit seinen Samenknospen. Fig. 36, aus der Höhe *b* genommen, zeigt den Fruchtknoten als einfächerig mit fünf wandständigen Samenträgern, deren dünner, leistenförmiger, wie bei *Oenothera* (Holzschnitt Fig. 216, p. 314) weit ins Innere vorspringender Träger (*z*) in der vorübergehenden und auf der folgenden Figur als eine Scheidewand (*x*) erscheint. Der Weg der Pollenschläuche zwischen den Samenträgern ist mit *tp.*

bezeichnet, *gm.* Samenknospen. — Auf Fig. 37, der Höhe *c* entnommen, sehen wir die Fruchtknotenhöhle abermals fünffächerig und zwar durch die Träger (*x*) der fünf wandständigen Samenträger, die mit dem Mittelsülchen in eigenthümlicher Weise vereinigt sind. Jedes Fach enthält hier wiederum, wie auf der Fig. 35, die rechte Hälfte des einen und die linke Hälfte des anderen Samenträgers; die letzteren sind hier ringsherum mit Samenknospen besetzt.

Fig. 38 und 39. *Cleome arborea* (p. 286).

Fig. 38. Längsschnitt durch eine junge Blütenknospe. *sep.* Kelchblatt, *pet.* Blumenblatt, *anth.* Staubblatt, *germ.* Fruchtknoten.

Fig. 39. Querschnitt aus einer etwas früheren Periode. Die Bezeichnung wie bei der vorigen Figur.

Fig. 40. *Gomphrena decumbens* (p. 382).

Längsschnitt durch die Mitte einer Blume zur Blüthezeit, die Blütenhülle ist nicht mitgezeichnet. Die Anthere (*anth.*) von einem kurzen Filament getragen, auf dem Rande der langen Staubblattröhre (*x*) *nb.* die beiden Narben, *gm.* die einzige grundständige Samenknospe.

Fig. 41—47. *Juglans regia* (p. 440).

Fig. 41. Eine weibliche Blüthe, *d* der Discus. *p'* und *p''* die beiden miteinander abwechselnden zweigliedrigen Perigonblattkreise, *nb.* die beiden Narben (2. Juni 1853).

Fig. 42. Ein Längsdurchschnitt der Blüthe, mit der einzigen wandständigen Samenknospe und den beiden sterilen Samenträgern (*st.*⁺).

Fig. 43. Querschnitt durch den Fruchtknoten, *sk* die Samenknospe, *a* das späterhin grüne saftige Fruchtgewebe, *b* der innere später holzige Theil der Frucht, *st.*⁺ die sterilen Samenträger, welche später die Nath der holzigen Schale bilden.

Fig. 44. Eine männliche Blüthe von der Seite gesehen, *a* die Bracteen derselben, *d* die Perigonblätter.

Fig. 45. Eine Blüthe von vorn gesehen.

Fig. 46. Ein Staubfaden.

Fig. 47. Eine Anthere im Querschnitt.

Tafel X.

Fig. 1. *Larix europaea* (p. 368).

Ein Pollenkorn im frischen Zustand zur Zeit der Bestäubung. *a* Die äußere Pollenhaut, welche später als zweiklappige Hülle abgestreift wird. *b* Eine zweite Membran, die zur Mutterzelle für zwei Tochterzellen geworden ist, deren eine den aus 4 Zellen bestehenden Körper *s* gebildet hat, dessen Endzelle zum Pollenschlauch wird.

Fig. 2 und 3. *Cupressus sempervirens* (p. 368).

Fig. 2. Ein Pollenkorn zur Zeit der Bestäubung. *s* Die Tochterzelle, welche zum Pollenschlauch wird.

Fig. 3. Ein Pollenkorn, das seinen Schlauch entwickelt. *a* Die äußere Pollenhaut. *b* Die zweite Pollenhaut oder die Mutterzelle der beiden Tochterzellen.

Fig. 4. *Epedra major* (p. 368).

Ein Pollenkorn zur Zeit der Bestäubung. *a* Die äußere, zweiklappig sich öffnende, Hüllhaut, *x* die Tochterzelle, welche zum Pollenschlauch wird.

Fig. 5 und 6. *Limodorum abortivum* (p. 367).

Fig. 5. Ein Pollenkorn, dessen Schlauch sich getheilt hat. *b* Die äußere Pollenhaut, welche in der Regel nicht abgestreift wird.

Fig. 6. Ein Pollenkorn ohne seine äußere Hüllhaut. Der Pollenschlauch als einfache Verlängerung der inneren Membran, d. h. der eigentlichen Pollenzelle.

Fig. 7—9. *Nyctago longiflora* (p. 359).

Fig. 7. Ein äußerst gelungener Durchschnitt durch die Mitte des Pollenkorns.

Fig. 8. Partie aus diesem Durchschnitt stärker vergrößert. *x* Die Porenkanäle in der Außenhaut zum Austritt des Pollenschlauchs. *y* Die Hohlräume in der äußeren Schicht der Außenhaut mit ihren Ausführungscanälen. *z* Kurze stachelartige Erhebungen der Außenhaut.

Fig. 9. Kleiner Theil eines Flächenschnitts von oben gesehen. *x* und *z* wie auf der vorigen Figur, die kleinen runden Punkte entsprechen den Ausführungscanälen der Hohlräume.

Fig. 10 und 11. *Convolvulus Batatas* (p. 361).

Fig. 10. Zarter Querschnitt durch die Mitte des Pollenkorns.

Fig. 11. Theil desselben, stärker vergrößert. *x* Die Porenkanäle, *z* die flaschenförmigen Stacheln der Außenhaut.

Fig. 12 und 13. *Passiflora Lowei* Heer (p. 362).

Fig. 12. Ein Pollenkorn in Citronenöl. *x* Die bandförmigen verdünnten Stellen der Außenhaut.

Fig. 13. Partie aus einem zarten Durchschnitt dieses Pollenkorns. *a* Die Außenhaut, welche der Schwefelsäure widersteht, *b* die Innenhaut, welche von derselben aufgelöst wird.

Fig. 14 und 15. *Yucca gloriosa* (p. 364).

Fig. 14. Ein Pollenkorn trocken gesehen.

Fig. 15. Querschnitt eines Pollenkorns. *x* Die verdickte, aber schwach verdichtete Stelle der Innenhaut, deren Zusammenziehung die Falte bewirkt. *a* Die Außenhaut.

Fig. 16. *Cucurbita Pepo* (p. 362).

Zarter Durchschnitt durch das Pollenkorn. *a* Das Deckelchen. *b* Die verdickte Stelle der Innenhaut unter dem Deckelchen.

Fig. 17. *Clarkia pulchella* (p. 363).

Zarter Querschnitt durch das Pollenkorn. Der Inhalt sammt der sehr

zarten Innenhaut sind nicht dargestellt. Die Außenhaut besteht aus zwei Schichten, welche eine Spalte zwischen sich lassen.

Fig. 18—20. *Scorzonera hispanica* (p. 363).

Fig. 18. Sehr gelungener Querdurchschnitt. *x* Die Austrittsstelle des Pollenschlauchs. *a* Die kammförmigen Leisten der Außenhaut.

Fig. 19. Ein Pollenkorn in der Mitte durchschnitten, von oben gesehen.

Fig. 20. Die Innenhaut des Pollenkorns freigelegt. *b* Die verdickte Stelle derselben unter einer der drei Öffnungen.

Fig. 21—23. *Thunbergia coccinea* (p. 364).

Fig. 21. Ein Pollenkorn unter Citronenöl.

Fig. 22 und 23. Die Außenhaut des Pollenkorns durch concentrirte Schwefelsäure isolirt.

Fig. 24—26. *Thuja occidentalis* (p. 397).

Fig. 24. Der obere Thril des Sameneiweißes im Längsschnitt kurz vor der Befruchtung. *sp.* Zwei Pollenschläuche. *x* Die Schluszzellen (Deckelrosette nach *НОРМКИСТА*) auf den Corpusculis.

Fig. 25. Etwas späterer Zustand. Die Schluszzellen sind verschwunden. Im Corpusculum *b* und *c* befindet sich der Anfang des künftigen Keims auf halbem Wege zu seiner Bestimmung, bei *a* hat er bereits sein Ziel erreicht, und sich schon mehrmals getheilt; die unteren Zellen der Keimanlage bilden den Embryo, aus den oberen Zellen entstehen die Embryonalschläuche.

Fig. 26. Ein späteres Stadium, mit drei Embryonen (*em.*). *b* Die Embryonalschläuche.

Fig. 27 und 28. *Araucaria brasiliensis* (p. 397).

Fig. 27. Längsschnitt durch die bestäubte Samenknospe. Drei Pollenschläuche (*tp.*) hängen als lange dicke Fäden aus dem Knospenmund. Die Corpuscula (*c*) liegen unter der Spitze des Sameneiweißes (*edsp.*) in einen Kreis gestellt. *is* Das einfache Integument. *nc* Der Knospenkern.

Fig. 28. Der junge Embryo mit den Embryonalschläuchen aus einem kürzlich befruchteten Corpusculum. Der Theil *y* füllt das Corpusculum beinahe aus, die Hervorragung *a* bezeichnet die untere Grenze des Corpusculum. *b* Die eigentlichen Embryonalschläuche. *em* Der Anfang des Embryo.

Fig. 29. *Pinus Pinaster* (p. 399).

Die Spitze aus einem glücklich geführten Längsschnitt durch ein unbefruchtetes Corpusculum, nachdem das Endosperm vollständig entfernt wurde. Die beiden Schluszzellen (*x*) erscheinen hier als Tochterzellen des Corpusculum.

Fig. 30 und 31. *Abies pectinata* (p. 398).

Fig. 30. Partie aus dem Längsschnitt durch ein jugendliches Corpusculum. *s* Die Mutterzelle der nachherigen Schluszzellen.

Fig. 31. Ein ähnlicher Schnitt als späterer Zustand. Durch Theilung der Mutterzelle der vorigen Figur sind zwei Tochterzellen entstanden, welche ihrer-

seits jede zwei Zellkerne enthalten und wahrscheinlich wieder eine Theilung eingehen, um so die vier Schlußzellen (Deckelrosette nach *HORNMEISTER*) zu bilden.

Fig. 32—35. *Pinus silvestris* (p. 401).

Fig. 32. Partie aus dem Längsschnitt durch das Sameneiweiß, über einem Corpusculum das so eben befruchtet wurde. *tp* Der Pollenschlauch, *x* die in der Spitze des Corpusculum unmittelbar unter den Schlußzellen, welche hier aus Verschen gleichfalls mit *x* bezeichnet sind, hängende, noch membranlose Protoplasma-Masse, welche später am Grunde des Corpusculum liegt (Fig. 34) und aus der die vier Zellenlagen entstehen (Fig. 35), deren unterste (*c*) den Embryo bildet.

Fig. 33—35. Weitere Entwicklungsstadien. Fig. 33. Der vorigen Figur entsprechend. Die Schicht *a* der Fig. 35 bildet die untere im Corpusculum verbleibende Rosette, *b* verlängert sich zu den Embryonalschläuchen und *c* bildet den Embryo (vergl. Fig. 250. p. 401).

Tafel XI.

Häufig wiederkehrende Bezeichnungen:

<i>ch.</i> Chalaza.	<i>ra.</i> Raphe.
<i>esp.</i> Endosperm.	<i>se.</i> Embryosock.
<i>em.</i> Embryo.	<i>tp.</i> Pollenschlauch.
<i>ie.</i> Äußeres Integument.	<i>x.</i> der Fadenapparat.
<i>is.</i> Inneres Integument.	<i>y.</i> die Protoplasma-Kugel.
<i>nc.</i> Knospenkern.	<i>z.</i> die Gegenfüßler.

Fig. 1—3. *Zea Mais* (p. 385—396).

Fig. 1. Längsdurchschnitt einer Samenknospe zur Zeit der Befruchtung. Das äußere Integument (*ie*) umhüllt nur einen kleinen Theil der Samenknospe.

Fig. 2. Der Embryosack einer noch unbefruchteten Samenknospe, im ersten Moment der Betrachtung; die beiden Keimbläschen *y'* und *y''* vergehen sehr schnell im Wasser des Objectträgers.

Fig. 3. Ein anderer unbefruchteter Embryosack freigelegt; die Protoplasma-Kugel (*y* der vorigen Figur) ist verschwunden, der Fadenapparat (*x'* und *x''*) dagegen ist sehr deutlich.

Fig. 4—7. *Watsonia rosea* (p. 386).

Fig. 4. Längsschnitt durch eine noch unbefruchtete Samenknospe. Der Fadenapparat (*x'* und *x''*) der beiden Keimkörperchen ragt weit aus dem Knospenmund hervor.

Fig. 5. Partie eines Längsschnitts einer anderen noch nicht befruchteten Samenknospe; im ersten Moment der Betrachtung, ehe die Protoplasma-Kugel (*y'* und *y''*) der Keimkörperchen im Wasser zergeht.

Fig. 6. Die beiden kürzlich befruchteten Keimkörperchen isolirt.

Fig. 7. Ein etwas späterer Zustand, gleichfalls isolirt. Die Protoplasma-Kugel *y''* entwickelt bereits den Anfang des jungen Embryo (*em*).

Fig. 8—10. *Cheiranthus Cheiri* (p. 393).

Fig. 8. Die Spitze eines unbefruchteten Embryosacks isolirt. q' und q'' Die Ansatzstellen der beiden Keimkörperchen, y'' ein Keimkörperchen, welches sich etwas länger als das andere erhielt.

Fig. 9. Die Spitze eines soeben befruchteten Embryosacks freigelegt. Der Pollenschlauch berührt scheinbar nur die Ansatzstelle q' des Keimkörperchens, welches bereits verschwunden ist, dagegen zieht sich eine körnige Masse $+$ über das zweite, schon mit einer Membran versehene Keimkörperchen y'' hinweg, welche ich für den Ueberrest des Fadenapparates halte, durch welchen auch y'' mit dem Pollenschlauch in Berührung gewesen.

Fig. 10. Die Spitze eines vor längerer Zeit befruchteten Embryosacks. q' und q'' Die Ansatzstelle des Keimkörperchens, y der lange Embryoträger.

Fig. 11 und 12. *Canna Spec* (p. 390).

Fig. 11. Die Spitze einer kürzlich befruchteten Samenknope im Längsschnitt, der Pollenschlauch ist in den Embryosack gedrungen. y' Ueberrest des nicht zur Ausbildung kommenden Keimkörperchens. y'' Das zum Embryo auswachsende Körperchen, a die erste Zelle des Embryo.

Fig. 12. Ein Pollenschlauch mit dem fest an ihm hängenden, durch ihn befruchteten Keimkörperchen, vollständig isolirt — soweit der Pollenschlauch in den Embryosack eingedrungen (b), erscheint seine Membran aufgequollen.

Fig. 13—16. *Citrus nobilis* (p. 394).

Fig. 13. Partie aus einem Längsschnitt durch die kürzlich befruchtete Samenknope, nach Entfernung der Integumente. In der Spitze des Embryosacks hängen vier schon befruchtete, mit einer Membran versehene Keimkörperchen (e) und an der inneren Wand des Knospenkerns (nc) liegen zwei kleine länglich runde Körperchen (sp), welche ich für Befruchtungskörper halte.

Fig. 14. Die Spitze eines Embryosacks aus einer noch etwas früheren Periode isolirt, ein befruchtetes Keimkörperchen (e) ragt über die Membran des Embryosacks hervor.

Fig. 15. Längsschnitt aus der Spitze des Embryosacks zu einer etwas späteren Periode. Mehrere Embryoanlagen (e und em) von verschiedenem Alter hängen an der Seitenwand des Embryosacks.

Fig. 16. Längsschnitt durch eine Samenknope, die sich schon mit Endosperm gefüllt hat. Ein Embryo (em^+) liegt nahe dem Chalazaende.

Fig. 17. *Tropaeolum majus* (p. 393).

Der junge Embryo mit seinem eigenthümlich entwickelten Träger isolirt. $\#$ Die Ansatzstelle an der Membran des Embryosacks. a Der Strang des Embryo-trägers, welcher aus dem Knospennund hervortritt. b Der andere Strang, welcher unterhalb des Knospennunds das Integument durchbricht. c Der eigentliche Embryo-träger. em Der Anfang des Embryo.

Sachregister.

A.

Ableger II. 481.
Absprünge II. 19.
Achenium II. 413. 416.
Achse der Pflanzen I. 67. II. 1.
Achselknospe II. 10.
Acrospore II. 185.
Adventivknospe II. 10.
Aehre II. 341. 344.
Aestivatio II. 338.
Albumen I. 196. II. 388. 424. 453.
Aleuron II. 546. 556.
Algen, Gewebe I. 178.
- Fortpflanzung II. 201.
Alkaloide I. 66.
Amentum II. 344. 439.
Amylum I. 55. II. 547.
Amyloid I. 60. II. 548.
Androspore II. 181. 208.
Anthela II. 346.
Anthere II. 296. 302.
Antheridie II. 179. 199. 235. 241. 255.
261. 272. 277.
Antheridienfäden der Charen II. 236.
Antherozoiden II. 179. 213.
Anthodium II. 342.
Anthurus II. 347.
Apothecium II. 198. 200.
Archegonium II. 178. 234. 240. 254.
266. 273.
Arillus II. 378.
Arten der Zelle I. 151.
Articulatio II. 100.
Asci I. 157. II. 198.
Astathe I. 19.
Athemhöhle I. 276.
Aufbrechen der Knospen II. 15.
Aufspringen der Früchte II. 491.

Aufspringen der Staubbeutel II. 491.
Austrocknen II. 489.
Aufsenhaut des Pollens II. 365.

B.

Bacca II. 413. 415.
Bäume, alte II. 543. 586.
Basidie I. 157. II. 185.
Bastarde II. 406.
Bastparenchym II. 55.
Bastzellen I. 245. 395. 400. II. 567.
Baumwolle I. 252. 256. II. 423. 567.
Beere II. 413. 415.
Befruchtung der Algen II. 202. 590.
- Phanerogamen II. 351.
389. 403.
Befruchtungskörper II. 213. 394.
Befruchtungskugel II. 209.
Befruchtungsschlauch II. 209.
Bestäubung II. 272. 389.
Bewegungserscheinungen II. 482. 596.
Blatt II. 85.
Blattfläche II. 99.
Blattgelenk II. 100. 136.
Blattgestalten II. 99.
Blattgrün I. 64. II. 560.
Blatthäutchen (Ligula) II. 101.
Blattkissen II. 101.
Blattkreise der Blüthe II. 283. 288. 326.
334.
Blattläuse II. 517.
Blattnerven II. 116. 120. 578.
Blattpolster II. 101.
Blattscheide II. 101.
Blattspreite II. 99.
Blattstellung II. 128.
Bleichsucht II. 521. 560.
Blitz, Wirkung desselben auf Bäume II.
530.

Blüte II. 278.
 Blüten, gefüllte II. 337.
 Blüthendeckblatt (Bractea) II. 99. 288.
 Blüthendecke II. 288.
 Blütenknospe II. 282.
 Blüthennest II. 98.
 Blüthenscheibe II. 307.
 Blütenstand II. 279. 340.
 Blütenstaub II. 355.
 Blumenblätter II. 290. 327.
 Blumenkrone II. 290.
 Borke II. 52. 71.
 Borkenkäfer II. 517.
 Borsten I. 284.
 Bractea II. 99. 288. 348.
 - communis II. 347.
 Brennhaare I. 280.
 Bratknospen II. 19. 253. 270. 273. 476.
 575.
 Brutzellen II. 180. 192. 199. 231. 253.
 Bursicula II. 356.

C.

Calathidium II. 342.
 Calyptra II. 249. 256.
 Calyx II. 288.
 Cambium I. 204. 395.
 Cambiumbündel I. 287.
 Cambiumring I. 297. II. 427. 573. 578.
 Camphor II. 560.
 Capitulum II. 341.
 Capsula II. 413.
 Carpella II. 309.
 Caruncula II. 378.
 Cellulose I. 12. II. 545. 547.
 Chalaza II. 379.
 Chlorophyll I. 64. II. 560.
 Circulation des Zellsaftes I. 40. II. 547.
 Coenanthium II. 343.
 Collenchym I. 194. II. 562.
 Columella II. 257.
 Connectiv II. 296.
 Copulation der Algen II. 214.
 Corolla II. 290.
 Corona II. 304.
 Corpuscula der Nadelhölzer II. 397. 403.
 Corymbus II. 344.
 Cotyledon II. 91. 426. 451.
 Crista II. 378.
 Cupula II. 347. 410. 439.
 Cuticula I. 122. 133. 269. II. 137.
 - der Pollenkörner I. 83. 136.
 II. 358. 587.
 Cuticularschichten I. 143. 269.
 Cuticularstoff I. 14.

Cyma II. 344.
 Cystenbildung der Algen II. 219.

D.

Deckelrosette bei den Nadelhölzern II.
 398.
 Dehiscencia II. 413.
 Dehnbarkeit der Zellwand I. 92. II. 561.
 Desamylin II. 548.
 Dextrin I. 61. II. 558.
 Diffusion (Endosmose und Exosmose)
 I. 358. 373.
 Dimorphismus der Pilze II. 188.
 Discus II. 307. 410. 439.
 Dolde II. 341. 343.
 Doldentraube II. 344.
 Doppelnadeln der Kiefer II. 83.
 Dornen II. 27.
 Drüsen I. 283.
 Drupa II. 413.

E.

Einzelfrucht II. 409. 413.
 Elektrizität als Reizmittel II. 500. 547.
 Embryo II. 395. 426. 445.
 Embryonalschläuche der Nadelhölzer II.
 398. 401.
 Embryosack II. 352. 377. 383.
 Endknospe II. 9.
 Endocarpium II. 416.
 Endosmose und Exosmose (Diffusion)
 I. 358. 373.
 Endosperm II. 388. 396. 423. 546.
 Endostom II. 377.
 Entartung II. 506.
 Epiblema I. 267.
 Epicarpium II. 416.
 Epidermis I. 267. II. 562.
 Epithelium I. 267.
 Erfrieren der Pflanzen II. 525.
 Ernährung I. 354. 385. II. 160. 164.
 581.
 Eustathe I. 109.
 Exine II. 357.
 Exintine II. 357.
 Exostom II. 377.

F.

Fadenapparat II. 385. 394. 396.
 Fadenlager (Mycelium) II. 184. 194.
 199.
 Färbung der Blätter II. 136.
 Farbstoffe I. 65. II. 572.
 Fasciculus II. 347.
 Filamentum II. 296.
 Flachstengel II. 26.

Flechten, Fortpflanzung II. 198.
 - Gewebe I. 174.
 Formen in den Verdickungsschichten I. 196.
 Fortpflanzung d. Phanerogamen II. 443.
 Fovilla II. 369.
 Frucht II. 408.
 Fruchtblätter II. 309.
 Fruchtknoten II. 309. 408. 594.
 Fruchtknotenhöhle II. 309.
 Fruchtschale II. 408.
 Fruchtstand II. 409.
 Funiculus II. 379. 381.

G.

Gärungspilz I. 158. II. 195.
 Gefäße I. 216. II. 563. 565.
 - verzweigte I. 226.
 Gefäßbündel I. 307. II. 572. 576. 577.
 - der Kryptogamen I. 313. II. 35. 169.
 - der Monocotyledonen I. 320. II. 41. 171. 377. 577.
 - der Dicotyledonen I. 334. II. 49. 173. 378. 380. 578. 580.
 - Holztheil desselben II. 51.
 - Basttheil desselben II. 51.
 Gegenfüßler d. Keimkörperchen II. 384.
 Gelin II. 549.
 Gemmula II. 315.
 Gerbstoff I. 66. II. 560.
 Germen II. 309.
 Gestalt der Zellen I. 91. 98.
 Gewebe, leitendes II. 317. 321.
 - der Algen I. 178. 394.
 - der Flechten I. 174. 393.
 - der Pilze I. 156. 393.
 Gitterzellen II. 53.
 Glomerulus II. 347.
 Gonidien II. 192. 199.
 Granulose II. 548.
 Gummi I. 61. II. 558.

H.

Haare I. 279. II. 497.
 Harz I. 63. 417. II. 560.
 Harzgänge I. 345. II. 121.
 Hautschicht des Protoplasma I. 47.
 Hilum II. 379.
 Hörnchen (Algen) II. 202.
 Hohlwerden der Bäume II. 81. 510.
 Holzarten, Bau derselben II. 64. 586.
 Holzparenchym I. 202. 241. II. 565. 586.
 Holzring II. 51. 56.

Holzstoff, Xylogen I. 13. 29.
 Holzzellen I. 229. 395. 400.
 Honigdrüsen II. 306.
 Honigthau II. 517.
 Humus I. 67. II. 586.
 Hypanthodium II. 343.
 Hypben II. 184.

I.

Jahresringe II. 61.
 Incrustirende Substanz I. 15.
 Individuum II. 30. 531.
 Indusium II. 258.
 Innenhaut des Pollens II. 365.
 Innenhäutchen der Zelle I. 30. 32. 225.
 Integumentum II. 377.
 Interzellularräume I. 105.
 Interzellularstoff I. 14. 108.
 Interzellularsubstanz I. 14. 108.
 Interzellularsystem I. 105.
 Internodium II. 8.
 Intexine II. 357.
 Intine II. 357.
 Intussusception I. 93. II. 561.
 Inulin I. 60. II. 557.

K.

Kätzchen II. 344.
 Kaoutschouk I. 64. II. 570.
 Kapsel Frucht II. 415.
 Kartoffelkrankheit I. 427. II. 519.
 Keim II. 395. 426.
 Keimbläschen der Kryptogamen II. 240. 248.
 Keimbläschen der Phanerogamen II. 352. 384.
 Keimblatt II. 91.
 Keimkörperchen II. 352. 384.
 Keimlager II. 428.
 Keimorgan II. 234. 266. 273.
 Keimung der Phanerogamen II. 445.
 Kelch der Lebermoose II. 249.
 - der Phanerogamen II. 288. 327.
 Kernkörperchen des Zellkerns I. 51.
 Kernscheide II. 171.
 Kernwarze II. 377.
 Kieselskelett der Zellen II. 546.
 Klebermehl II. 546. 556.
 Knolle II. 22. 478.
 Knospe II. 5.
 Knospen, Vermehrung durch II. 475.
 Knospengrund (Chalaza) II. 379.
 Knospenhülle II. 377.
 Knospenkern II. 377.

Knospenlage der Blätter II. 123.
 Knospenmund II. 377.
 Knospenschuppen II. 96.
 Knospenträger II. 379.
 Köpfchen II. 341.
 Körnerschicht des Protoplasma I. 47.
 Kork I. 285. 396. 402.
 Korksubstanz I. 14.
 Korkwarzen (Lenticellen) I. 295.
 Krankheiten I. 426. II. 505.
 Krystalle I. 66. 399. II. 563.
 Kugelkapseln der Lycopodiaceen II. 274.

L.

Laubblatt II. 99.
 Leben der Pflanze I. 427.
 Lebensdauer der Gewächse II. 531.
 Lebenskraft I. 17. 428.
 Lebensperioden der Bäume II. 542.
 Lederkork (Periderma) I. 293.
 Lenticellen I. 295.
 Lignin I. 67. II. 549.
 Ligula II. 101.
 Luftgänge I. 105.
 Lufthöhlen I. 105.

M.

Macrogonidien II. 226.
 Mamilla nuclei II. 377.
 Manubrium II. 236.
 Mark I. 296. II. 7. 49.
 Markscheide II. 51.
 Markstrahlen I. 243. 335.
 Markstrahlzellen I. 242.
 Maserbildung II. 67. 586.
 Medullin II. 549.
 Megaspore II. 275. 276.
 Mehlthau II. 515.
 Membran der Zelle I. 18. 36.
 - primäre I. 20.
 Merenchym I. 193.
 Mesamylin II. 548.
 Mesocarpium II. 416.
 Methode der Untersuchung I. 2. 5:
 Mikrogonidien II. 218. 226.
 Mikrosperme II. 275. 277.
 Mikropyle II. 377.
 Milchsaftführende Bastzellen I. 258.
 Milchsaftgänge II. 561.
 Milchsaftgefäße II. 55. 559. 568.
 Milchsaftzellen der Pilze I. 167.
 Mischlinge II. 407.
 Mittelband der Anthere II. 296.

Mittelsäulchen der Moose II. 257.
 - der Phanerogamen II. 287.
 314. 317.
 Mutterzellen I. 68.
 Mycelium II. 184. 194.

N.

Nabelschaur II. 379.
 Nagel des Blumenblattes II. 291.
 Narbe II. 320. 595.
 Narbenhaare II. 321.
 Narbenpapillen II. 321.
 Nebenblätter II. 100.
 Nebenknospe II. 10. 134. 574.
 Nebenkrone II. 304.
 Nebenstaubfäden II. 305.
 Nebenwurzel II. 137. 572.
 Nectaria II. 306.
 Nucleus II. 377.

O.

Oberhaut I. 265. 395. 401. II. 118. 571.
 Ochrea II. 101.
 Oculiren II. 78.
 Oelbehälter II. 121. 432.
 Oele I. 62. 417.
 Oogonium II. 178. 211.
 Oospore II. 211.
 Operculum II. 257.
 Ovulum II. 315.

P.

Palea II. 349.
 Panicula II. 346.
 Pappus II. 309.
 Paracoralla II. 304.
 Paraphysen II. 185. 198. 255.
 Parastamina II. 305.
 Parenchym I. 190. 394. 398.
 - verholztes I. 201. II. 563.
 Parthenogenesis II. 405. 593.
 Pectose I. 67.
 Perianthium der Phanerogamen II. 288.
 292.
 Perianthium der Lebermoose II. 241.
 Perichaetialblätter d. Moose II. 241. 255.
 Periderma I. 293. II. 572.
 Perigonium II. 288.
 Perisperm II. 424. 463.
 Peritheecien II. 186.
 Petalum II. 290.
 Pfahlwurzel II. 137. 446.
 Pflanzen, einfache II. 532. 539.

Pflanzen, zusammengesetzte II. 532.
 Pflanzengallerte I. 61. II. 559.
 Pfropfen II. 77.
 Pfropfreis II. 481.
 Phylloidium II. 100.
 Pilze, Gewebe I. 156. II. 562.
 • Fortpflanzung II. 184.
 Pilzzellen I. 156. II. 562.
 Pistill d. Kryptogamen II. 179. 240. 254.
 • der Phanerogamen II. 279. 309.
 322.
 Plumula II. 428.
 Polarisirtes Licht I. 428. II. 586.
 Pollen II. 355.
 Pollensäcke II. 300.
 Pollenschläuche II. 321. 370. 373. 389.
 587.
 Poren und Porencanäle I. 25.
 Praefloratio II. 338.
 Primine II. 420.
 Primordialschlauch I. 47. II. 547.
 Proscolla II. 356.
 Proteinverbindungen I. 15. 34.
 Protoplasma I. 38.
 Protoplasmaugel II. 387.
 Protoplasmaströme I. 40.
 Ptychode I. 30. II. 547.

Q.

Quartine II. 420.
 Quintine II. 420.

R.

Racemus II. 341. 346.
 Radicula II. 428.
 Ranken II. 27.
 Raphe II. 379.
 Raupenfraß II. 511.
 Receptaculum commune II. 342.
 Resorption I. 411. II. 565.
 Retinaculum II. 356.
 Rhizoma II. 21.
 Richtung der Pfahlwurzel II. 150. 486.
 Rinde II. 7. 42. 48.
 • primäre II. 51. 69. 168.
 • secundäre II. 51. 70. 175.
 Rindenarten II. 72.
 Ringgefäß I. 220.
 Rispe II. 346.

S.

Säumaugen II. 67.
 Saftstrom in der Pflanze I. 354. 370.
 376. 405. II. 582. 584.

Saffäden (Paraphysen) II. 198.
 Saftströmung in der Zelle I. 40. 547.
 Salze I. 65.
 Same II. 408. 417. 418.
 Sameneiweiß I. 196. II. 388. 423. 431.
 450.
 Samenknospe II. 278. 315. 377. 417.
 428.
 Samenkörper (Spermatozoid) II. 208.
 213.
 Samenlappen II. 91. 426. 451.
 Samenreife der Nadelhölzer II. 434. 435.
 436.
 Samenschale II. 418. 420.
 Samenstand II. 409. 418.
 Samenträger II. 315. 319.
 Saugwurzel II. 145.
 Scheinknospe II. 24.
 Scheinzellen I. 41.
 Schiefsbaumwolle I. 253. 589.
 Schimmelbildung I. 160.
 Schizocarpia II. 413. 415.
 Schlaf der Pflanzen II. 492.
 Schleierchen (Indusium) II. 258.
 Schließfrucht II. 413. 416.
 Schleuderer der Equisetaceen II. 271.
 • der Lebermoose II. 250.
 Schlufzellen bei d. Nadelhölzern II. 398.
 Schmarotzerpflanzen I. 375. 408. II. 156.
 230. 454. 465. 511.
 Schuppen I. 281.
 Schuppenansätze II. 14. 97.
 Schwärmfadenzelle I. 244.
 Schwärmfäden II. 179. 236. 242. 256.
 262. 272. 275. 277.
 Schwärmsporen II. 181. 202. 219.
 Scuta II. 236.
 Secretion I. 374. 416.
 Secundine II. 420.
 Sepalum II. 289.
 Seta der Lebermoose II. 249. 256.
 Siebporen I. 27. II. 53.
 Siebröhren II. 53. 584.
 Sinnpflanzen II. 495.
 Spaltfrucht II. 413. 415.
 Spaltöffnungen I. 275. II. 571.
 Spatha II. 347.
 Specialmutterzelle I. 82.
 Spermation II. 180. 186. 192. 200
 Spermatozoiden II. 179. 207. 213.
 Spermogonien II. 186. 200.
 Spica II. 341. 344.
 Spicula II. 346.
 Spiralband I. 224.
 Spiralfäden (Schwärmfäden) II. 242.
 262.

Spiralgefäß I. 220.
 Spirre II. 346.
 Sporangium II. 193. 259. 274.
 Spore II. 192. 199. 214. 218. 250. 257.
 259. 271. 274. 276.
 Sporenfrucht (Algen) II. 202.
 Sporn II. 308.
 Spreublätter II. 349.
 Stacheln I. 284. II. 571.
 Stärkmehl I. 55.
 Stamen II. 295.
 Stamm II. 3. 21. 32.
 - der Dicotyledonen II. 49.
 - der Kryptogamen II. 34.
 - der Monocotyledonen II. 40.
 Stamm Ausschlag II. 476.
 Stammknospe II. 5. 279.
 Staubbeutel II. 296. 301.
 Staubbeutelträger II. 296. 301.
 Staubblatt II. 278. 295.
 Staubfaden (Staubgefäß) II. 278. 295.
 329.
 Staubfäden, bewegliche II. 503.
 Staubkapseln der Lycopodiaceen II. 274.
 Staubweg II. 309. 312. 314. 320.
 Stecklinge II. 481.
 Steinbeere II. 413. 416.
 Stengelglied II. 8. 98.
 Stengelblatt II. 99.
 Stigma II. 320.
 Stipulae II. 100.
 Stockausschlag II. 476.
 Straufs II. 346.
 Strobilus II. 345.
 Stroma II. 184.
 Stylospore II. 185. 192.
 Stylus II. 309. 312. 314. 320.
 Suber I. 285.

T.

Tegmentum II. 418.
 Tercine II. 420.
 Terminalknospe II. 9.
 Testa II. 418.
 Thallus II. 198.
 Thecasporie II. 184. 192. 199.
 Thela conductrix II. 321.
 Thyrsus II. 346.
 Tochterzelle I. 68.
 Tod der Gewächse II. 531.
 - der Zelle I. 420.
 Tracht (Habitus) der Pflanzen II. 75.
 Traube II. 341. 346.
 Traubenkörper der Urticeen u. s. w. I.
 31. 100. 283.

Traubenkrankheit II. 512.
 Treppengefäß I. 221.
 Trugdolde II. 344.
 Tüpfelgefäß I. 221.
 Tüpfelraum I. 26. 230. 239.
 Tüpfel und Tüpfelcanäle I. 27. 221.

U.

Uebercultur II. 508.
 Ueberwallung II. 79. 586.
 Umbella II. 341. 343.
 Unguis II. 291.
 Untercultur II. 508.
 Urparenchym I. 191.
 Urzelle I. 103.

V.

Vacuolen I. 41.
 - contractile II. 593.
 Vasa propria I. 205. 207. 210. 309.
 II. 563.
 Vegetationskegel II. 5.
 Vegetationskraft I. 17. 428.
 Vegetationspunkt II. 5.
 Vegetationszonen II. 523.
 Velamen radicum I. 285. II. 168.
 Verdickungsring I. 297. II. 575.
 Verdickungsschichten I. 21.
 Verholzung I. 102.
 Verkorkung I. 102.
 Verwachsung II. 77.
 Viscin I. 67.
 Vorkeim der Kryptogamen II. 180. 258.

W.

Wachs I. 63. II. 559.
 Wachstum der Pflanze I. 102.
 - der Pflanzentheile II. 145.
 486.
 - der Zellwand I. 90. II. 561.
 Wärmeentwicklung durch die Pflanze
 I. 409.
 Wechselwirkung der Zellen I. 98.
 Wedel II. 28.
 Wedelkissen II. 101.
 Wildling II. 481.
 Wurzel II. 137. 581.
 Wurzelausscheidung I. 407. 416. 419.
 Wurzelausschlag II. 480.
 Wurzel, Gestalten derselben II. 154.
 Wurzelhaare II. 144. 162. 253.
 Wurzelhaube II. 139. 166.
 Wurzelholz II. 174.
 Wurzelhülle I. 285. II. 168.

Wurzelknospe II. 139.
 Wurzelknoten (Wurzelhals) II. 144. 537.
 Wurzelstock II. 21.

X

Xylogen (Holzstoff) I. 13.

Z

Zapfen II. 345. 433.
 Zaserwurzel II. 149.
 Zellbrut (HARTIG'S) I. 41.
 Zelle I. 1. 68. 103. 151.
 Zellenbildung I. 68. II. 561.

Zellenbildung durch Theilung I. 76.
 II. 215. 545. 561.
 Zellenbildung, freie I. 69.
 Zellkern I. 50.
 Zellmembran I. 18. II. 565.
 Zellsaft I. 54.
 Zellstoff I. 12. 133. II. 545.
 Zink II. 586.
 Zucker I. 61. II. 558.
 Zweig II. 4.
 - verkürzter II. 67. 83.
 Zwiebel II. 20. 25. 478.
 Zwitterblüthe II. 278.

Register der Abbildungen.

	Holzschnitt Fig. Bd. pag.	lith. Abbildung Taf. Fig.	
<i>Abies pectinata</i>	14. I. 96.	X. 30. 31.	<i>Balantium Culcita</i> 183. II. 259.
-	43. - 244.		<i>Balsamina hortensis</i> 192. - 289.
-	81. - 418.		<i>Beta vulgaris</i> 244. - 385.
-	89. II. 13.		<i>Betula alba</i> 54. I. 283.
-	90. - 13.		-
-	91. - 14.		<i>Bignonia</i> 114. - 60.
-	132. - 102.		-
-	133. - 103.		<i>Blasia pusilla</i> I. 8-9.
-	164. - 167.		<i>Borreria ciliaris</i> 9. I. 74. - 39.
-	253. - 419.		-
-	255. - 422.		-
-	282. - 470.		-
-	289. - 543.		<i>Broussonetia papyr.</i> V. 8-10.
<i>Acacia heterophylla</i>	131. - 100.		<i>Bulbochaete interm.</i> VI. 18.
<i>Acer platanoides</i>	130. - 95.		<i>Buxus sempervir.</i> II. 22. 23.
<i>Alnus glutinosa</i>	123. - 88.	IX. 26 - 33.	<i>Calocera viscosa</i> 24. I. 164. X. 16.
-	152. - 141.		<i>Calothamnus purp.</i> 187. II. 283.
-	157. - 147.		<i>Camellia variabilis</i> 198. - 296.
-	165. - 167.		<i>Canna Spec</i> 196. - 295. XI. 11 - 12.
<i>Aloe succotrina</i>		III. 23.	<i>Cannabis sativa</i> 44. I. 254.
<i>Alsophyla gigantea</i>	33. I. 219.		<i>Carica cauliflora</i> 190. II. 287.
-	(?) 63. - 315.		-
<i>Alternanthera diff.</i>	200. II. 297.		-
<i>Althaea rosea</i>		I. 19 - 22.	<i>Papaya</i> 290. - 563.
<i>Amanita muscaria</i>	8. I. 74.	- 34.	-
-	16. - 97.		<i>Carpinus Betulus</i> 199. - 296. IX. 1 - 12.
-	186. II. 271.		<i>Caryota urens</i> IV. 18. 19.
<i>Amaryllis longifolia</i>	98. - 25.		<i>Cassia quinquangul.</i> 116. - 60.
<i>Amygdalus comm.</i>	202. - 298.		<i>Castanea vesca</i> 88. - 9.
<i>Amylum</i>	7. I. 58.	IV. 22 - 25.	<i>Caulerpa prolifera</i> 15. I. 96. I. 45 - 46.
-	23. - 160.		<i>Chamaedorea</i> 65. - 322.
<i>Anona squamosa</i>	256. II. 425.		<i>Chara fragilis</i> VII. 28 - 33.
<i>Anthoceros laevis</i>		I. 1 - 7.	<i>Cheiranthus Cheiri</i> IX. 8 - 10.
<i>Araucaria brasil.</i>	132. II. 102.	X. 27. 28.	<i>Chlamidococcus</i> VI. 25 - 33.
-	133. - 103.		<i>pluvialis</i> II. 1 - 5.
-	169. - 175.		<i>Chordaria scorp.</i> IV. 20.
-	207. - 300.		<i>Cinchona</i>
-	224. - 324.		<i>Cissus verrucosa</i> 74. I. 340.
<i>Arceuth. Oxycedri</i>	71. I. 336.		<i>Citrus chinensis</i> 252. II. 415.
-	204. II. 299.		-
<i>Ardisia excelsa</i>	219. - 316.		<i>nobilis</i> IX. 13 - 16.
<i>Avena sativa</i>	70. I. 331.		<i>Clarkia pulchella</i> X. 17.
<i>Balanophora glob.</i>	161. II. 158.		<i>Claviceps purp.</i> 172. II. 189.
			<i>Cleome arborea</i> IX. 38 - 39.
			<i>Cocculus laurifolius</i> 41. I. 242. V. 5.
			-
			-
			<i>Coffea arabica</i> 144. II. 125.

	Holzschnitt		lith. Abbildung			Holzschnitt		lith. Abbildung	
	Fig.	Bd. pag.	Taf.	Fig.		Fig.	Bd. pag.	Taf.	Fig.
<i>Colocasia antiquor.</i>	201.	II. 297.			<i>Helvella esculenta</i>			I.	31. 32.
<i>Convolvulus Bata.</i>	233.	- 339.	X.	10. 11.	<i>Herminium Mon.</i>	96.	II. 23.		
<i>Corallina vulgaris</i>	177.	- 216.			<i>Hernandia sonora</i>			V.	13.
<i>Corallorhiza innata</i>	94.	I. 21.			<i>Himantoglossum hirc.</i>	6.	I. 52.		
<i>Corylus Avellana</i>	34.	- 219.	IX.	13 - 25.	-	-	50. - 275.		
<i>Cruciferae</i>	259.	II. 429.			-	-	193. II. 293.		
<i>Cucurbita Pepo</i>			X.	16.	<i>Hyacinthus oriental.</i>			III.	14. 15.
<i>Cupressus semperv.</i>	206.	- 300.	-	2. 3.	<i>Ilex aquifolium</i>			III.	19-21.
- horizont.	237.	- 345.			<i>Impatiens noli tang.</i>	36.	I. 221.		
<i>Cuscuta</i>	265-267.	- 458.			<i>Juglans regia</i>	168.	II. 173.		
<i>Cycas revoluta</i>	225.	- 324.	IV.	1-5.	<i>Juncus conglomer.</i>	12.	I. 95.		
<i>Cyclamen europ.</i>	127.	- 91.			<i>Jungermann. anom.</i>			III.	1-6.
<i>Cynoglossum offic.</i>			I.	36.	<i>Juniperus commun.</i>	254.	II. 421.		
<i>Dasyliion graminifol.</i>			IV.	9.	<i>Justicia sanguinea</i>	19.	I. 21.		
<i>Dentaria bulbifera</i>	101.	II. 31.			<i>Larix europaea</i>	92.	II. 17.	X.	1.
<i>Dracaena reflexa</i>	43.	I. 242.	V.	11.	-	-	104. - 54.		
-	-	59. - 302.			-	-	132. - 102.		
- <i>Draco</i>	288.	II. 539.			-	-	203. - 299.		
<i>Ephedra</i>	35.	I. 219.	X.	4.	<i>Leguminosa (?)</i>	2.	I. 27.		
-	87.	II. 8.			<i>Limodorum abortiv.</i>	10.	- 94.	-	5. 6.
- <i>alata</i>	208.	- 300.			-	-	167. II. 172.		
<i>Epipogum Gmelini</i>	68.	I. 325.			-	-	211. - 306.		
<i>Equisetum</i>	186.	II. 271.			<i>Linum usitatissim.</i>	446.	I. 254.		
<i>Erica arborea</i>	287.	- 524.			<i>Mamillaria stellaris</i>	40.	- 236.	IV.	14.
<i>Euphorbia palustris</i>	45.	I. 258.			<i>Mastigobr. trilobat.</i>	163.	II. 163.		
- <i>canariens.</i>	143.	II. 122.			<i>Mattiola madeirens.</i>	227.	- 328.		
-	-	209. - 301.			<i>Melobesia</i>	178.	- 217.		
-	-	232. - 338.			<i>Monotropa Hypopit.</i>	22.	I. 140.		
-	-	- 541.			<i>Musa sapientum</i>	194.	II. 294.		
<i>Fagus silvatica</i>	141.	- 120.	VIII.	27-43.	-	-	- 479.		
<i>Ficus australis</i>	3.	4. I. 31.			<i>Nepenthes destillat.</i>	138.	- 115.		
- <i>elastica</i>	18.	- 101.			<i>Nerium Oleander</i>			IV.	13.
- <i>Carica</i>	220.	II. 320.			<i>Nuphar luteum</i>	13.	I. 95.		
-	-	235. - 342.			<i>Nyctago longiflora</i>			X.	7-9.
- <i>stipulata</i>	235.	- 342.			<i>Oedogonium ciliat.</i>	27.	I. 187.		
<i>Fissidens bryoides</i>	182.	- 257.			-			VI.	14-19.
<i>Frullania dilatata</i>	180.	- 249.			<i>Oenothera muricata</i>	5.	I. 43.		
<i>Fucus serratus</i>			II.	6-7.	-	-	189. II. 285.		
- <i>vesiculosus</i>			-	8-9.	-	-	216. - 314.		
<i>Fusisporium Solani</i>	174.	II. 191.			<i>Oidium Tuckeri</i>	173.	- 190.		
<i>Galeopsis versicolor</i>	248.	- 384.			- <i>violaceum</i>	173.	- 191.		
<i>Gasteria obliqua</i>			III.	24-26.	<i>Opuntia Ficus india</i>	162.	- 162.		
-			IV.	26.	-	-	191. - 287.		
<i>Gladiolus segetum</i>	93.	II. 21.			-	-	245. - 381.		
-	100.	- 30.			-	-	283. - 472.		
-	249.	- 385.			<i>Orobanche ramosa</i>	261.	- 456.		
<i>Gomphrena decumb.</i>			IX.	40.	- <i>Hederae</i>	262.	263. - 456.		
<i>Gossypium</i>	44.	I. 254.	V.	1.	<i>Pandanus odoratiss.</i>	151.	- 140.		
<i>Habenaria viridis</i>	97.	II. 24.			<i>Passiflora Lowei</i>			X.	12. 13.
<i>Hakea florida</i>			III.	27. 28.	<i>Paulinia</i>	79.	I. 351.		
- <i>ceratophylla</i>			IV.	8.	<i>Pedicularis silvatica</i>			I.	44.
<i>Haplomitrium Hookeri</i>			VII.	1-7.	<i>Pellia epiphylla</i>			III.	8-10.
<i>Hechtia stenopetala</i>			III.	29.	-	-		VII.	8-23.
- <i>planifolia</i>			IV.	10-12.	<i>Persea indica</i>	210.	II. 303.		
<i>Helleborus foetidus</i>	11.	I. 94.	III.	14. 15.	<i>Peziza benesuada</i>			VI.	4.

	Holzschnitt		Lith. Abbildung			Holzschnitt		Lith. Abbildung	
	Fig.	Bd. pag.	Taf.	Fig.		Fig.	Bd. pag.	Taf.	Fig.
<i>Phaseolus cuspidat.</i>	181.	II. 254.			<i>Saccharum officin.</i>	124.	II. 88.		
<i>Phoenix dactylifera</i>	1. I. 25.	IV. 16.			-	-	228.	-	330.
-	32.	-	207.	-	27.				
-	156.	II. 147.			<i>Salisburia adianthif.</i>	133.	-	103.	
<i>Phormium tenax</i>				III. 22.	<i>Salvia nivea</i>	197.	-	296.	
<i>Picea vulgaris</i>	132.	-	102.	II. 15-19.	<i>Saprolegnia monoica</i>				VI. 20.
-	160.	-	152.		<i>Scapania compacta</i>				V. 17.
-	223.	-	324.		<i>Scorzonera hispanica</i>				X. 18-20.
-	236.	-	345.		<i>Selaginella denticulata</i>				VII. 40. 41.
-	238.	-	368.		<i>Serjania</i>	113.	-	59.	
<i>Pilularia globulifera</i>				VII. 42-44.	<i>Smilax</i>	166.	-	172.	
<i>Pinguicula vulgaris</i>	52.	I. 280.			<i>Solanum tuberosum</i>	56.	I. 287.		
<i>Pinus silvestris</i>	17.	-	100.	II. 11-14.	-	95.	II. 22.		
-	21.	-	107.	IV. 17.	-	139.	-	118.	
-	31.	-	206.	-	28.	-	187.		
-	39.	-	235.	V. 4.	<i>Sphagnum cymbifol.</i>				V. 14-16.
-	86.	II. 7.	-	7.	<i>Spirogyra</i>	26.	I. 186.		I. 41-43.
-	87.	-	8.	-	-	28.	-	187.	
-	121.	-	84.	X. 32-36.	<i>Strelitzia Augusta</i>	145.	II. 127.		
-	132.	-	102.		<i>Struthiopteris germ.</i>	64.	I. 316.		
-	250.	-	401.		<i>Symphyt. asperrim.</i>	188.	II. 285.		
-	292.	-	572.		<i>Taxus baccata</i>	221.	-	324.	II. 20. 21.
-					-				V. 6.
-					<i>Tilia europaea</i>	49.	I. 264.		
-					-	130.	II. 95.		
<i>Pinaster</i>				-	29.				
<i>Podocarp. lanceolata</i>	133.	-	103.		<i>Thesium intermed.</i>	218.	-	316.	
-	222.	-	324.		<i>Thuja</i>	87.	-	8.	
<i>Poinsettia pulcherr.</i>	212.	-	307.		-	246.	-	382.	
<i>Polygon. Convolvul.</i>	242.	-	379.		-				X. 24-26.
-	260.	-	430.		<i>Thunbergia coccinea</i>				- 21-23.
<i>Polytrichum comm.</i>				VII. 24-27.	<i>Tremella mesenterica</i>				VI. 5.
<i>Prunus Cerasus</i>	213.	-	310.		<i>Triticum fastuosum</i>	67.	I. 322.		
<i>Puccinia Moliniaie</i>				VI. 6.	<i>Tropaeolum majus</i>				IX. 17.
<i>Pteris aquilina</i>	62.	I. 315.			<i>Tuber cibarium</i>	186.	II. 271.		I. 23-30.
-	186.	II. 271.			<i>Ulmus campestris</i>	130.	-	95.	
-	184.	-	260.	VII. 34-39.	<i>Ulothrix zonata</i>				- 37-40.
-	185.	-	260.		-				VI. 21-24.
<i>Pyrola chlorantha</i>				IX. 34-37.	<i>Urtica urens</i>	53.	I. 280.		
<i>Pyrus communis</i>	30.	I. 201.			-	58.	-	300.	
<i>Quercus Robur</i>	126.	II. 90.	VIII. 1-26.		<i>Vaucheria sessilis</i>				- 7-13.
-	130.	-	96.		<i>Veronica serpyllifol.</i>	239.	II. 373.		
-	159.	-	152.		<i>Vinca minor</i>				V. 3.
-					<i>Viola tricolor</i>	240.	-	378.	
-					<i>Viseum album</i>	125.	-	89.	I. 9-18.
<i>Radula complanata</i>				IV. 15.	-	205.	-	300.	III. 12-13.
<i>Rafflesia Patma</i>	160.	-	157.	III. 7.	-	214.	-	313.	IV. 6-7.
<i>Rhizophora Mangle</i>				IV. 21.	-	274-278.	-	467.	
-				V. 2.	<i>Watsonia rosea</i>				IX. 4-7.
<i>Ribes grossularia</i>	99.	-	27.		<i>Yucca gloriosa</i>				X. 14. 15.
<i>Robin. pseudo acacia</i>	137.	-	109.		<i>Zamia spiralis</i>	154.	-	143.	
<i>Rosa canina</i>	136.	-	108.		-	158.	-	151.	
<i>Ruscus aculeatus</i>				III. 11.	<i>Zea Mais</i>				- 1-3.
-				-					
-				-					
-				-					

Druckfehler.

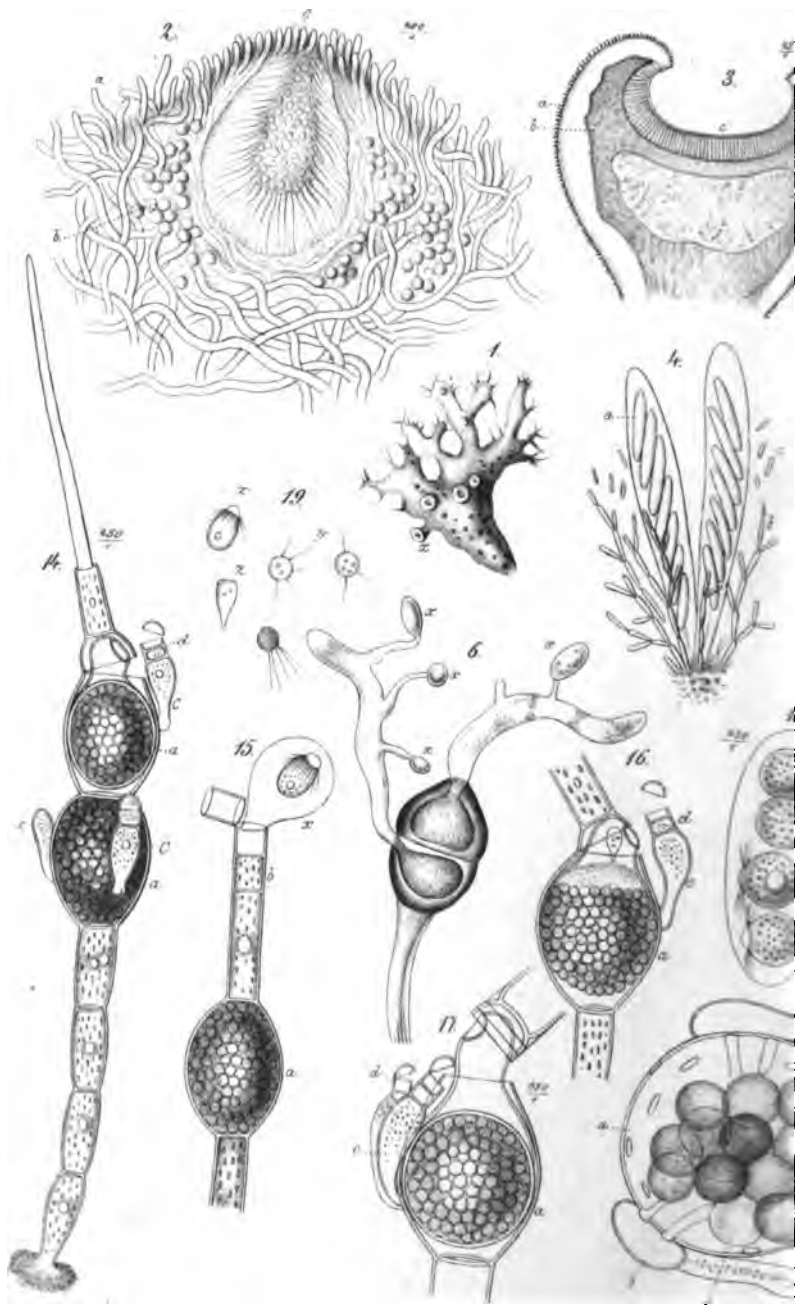
Band I.

Vorrede I.	Zeile 4	von oben	lies	unerreicht	statt unerreichbar.
• I.	• 6	•	•	• derselben	statt desselben.
• I.	• 12	•	•	• Namens	statt Mannes.
pag. 13	• 4	• unten	•	• er	statt es.
• 36	• 3	• oben	•	• unorganische	statt organische.
• 55	• 12	•	•	• dennoch	statt demnach.
• 115	• 11	•	•	• des	statt der.
• 184	• 12	•	•	• Chladostephus	statt Chladostephalus.
• 241	• 4	• unten	•	• Aesebinomene	statt Echinomene.
• 289	• 13	•	•	• Wundfläche	statt Wandfläche.
• 306	• 4	•	•	• Arceuthobium	statt Aceutobium.
• 323	• 10	•	•	• Triticum	statt Agropyrum.
• 323	• 5	•	•	• Coleophyllum	statt Coleopyle.
• 349	• 15	•	•	• Charlwoodia	statt Charlwordia.

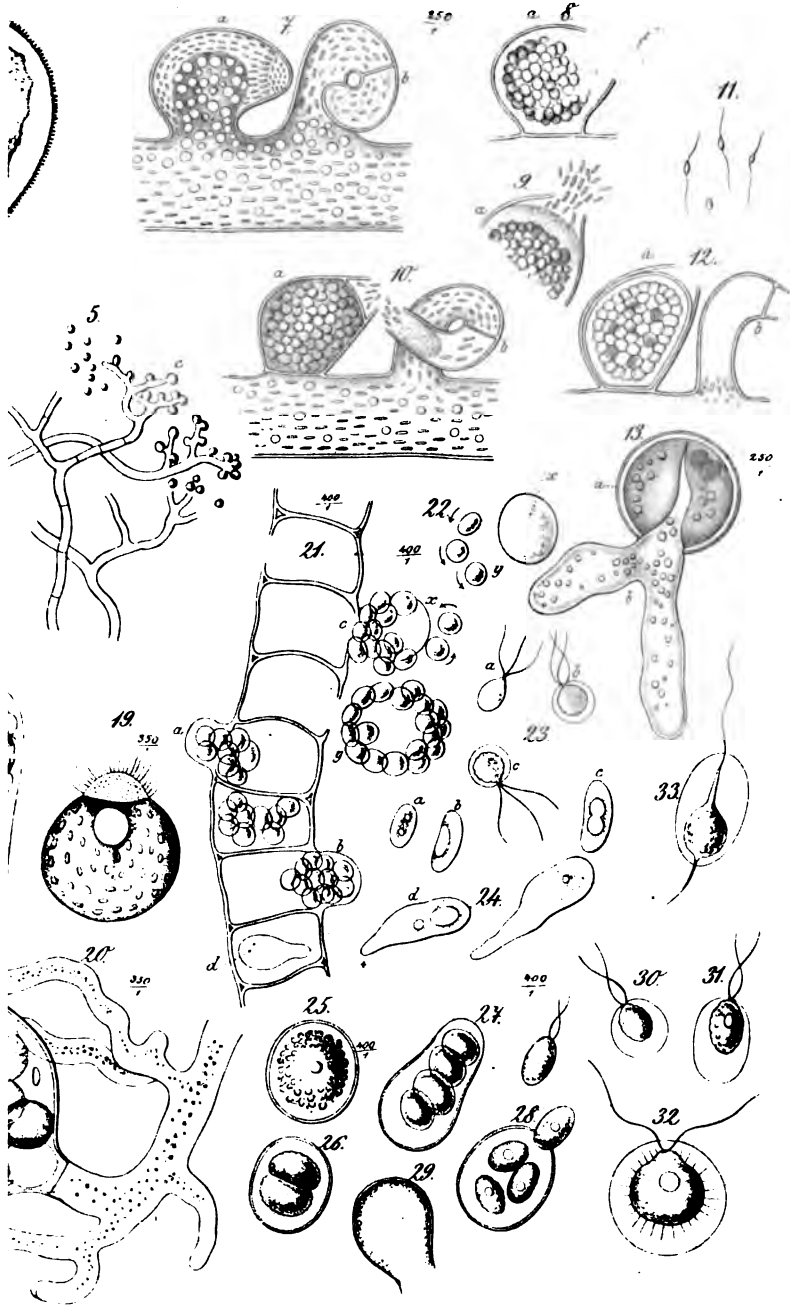
Band II.

pag. 6	Zeile 5	von unten	lies	Triticum	statt Agropyrum.
• 7	• 8	•	•	• Coleophyllum	statt Coleopyle.
• 32	• 14	• oben	•	• Acrobrya	statt Acramphybrya.
• 210	• 1	•	•	• oberen	statt anderen.
• 278	• 7	•	•	• Geschlechtsapparat	statt Geschlechtsorgan.
• 284	• 13	•	•	• Fig. 227. H.c p. 328	statt Taf. VIII. Fig. 1, 5 u. 10.
• 286	• 15	•	•	• Taf. IX. Fig. 38 u. 39	statt Taf. VIII. Fig. 5 u. 6.
• 301	• 1	•	•	• Staubbeutelträger	statt Staubfadenträger.

BERLIN
Druck von Gustav Schade
Marienstr. 10.

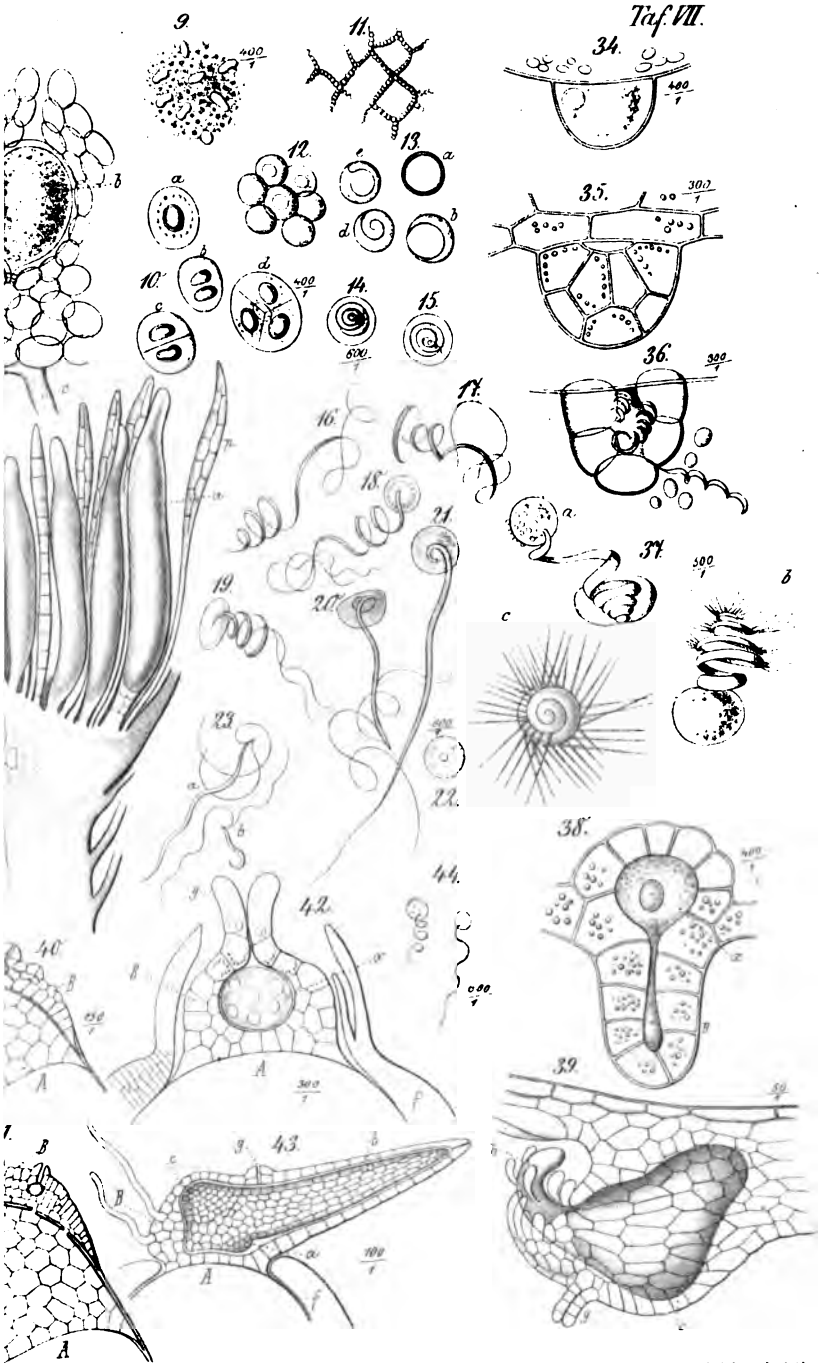


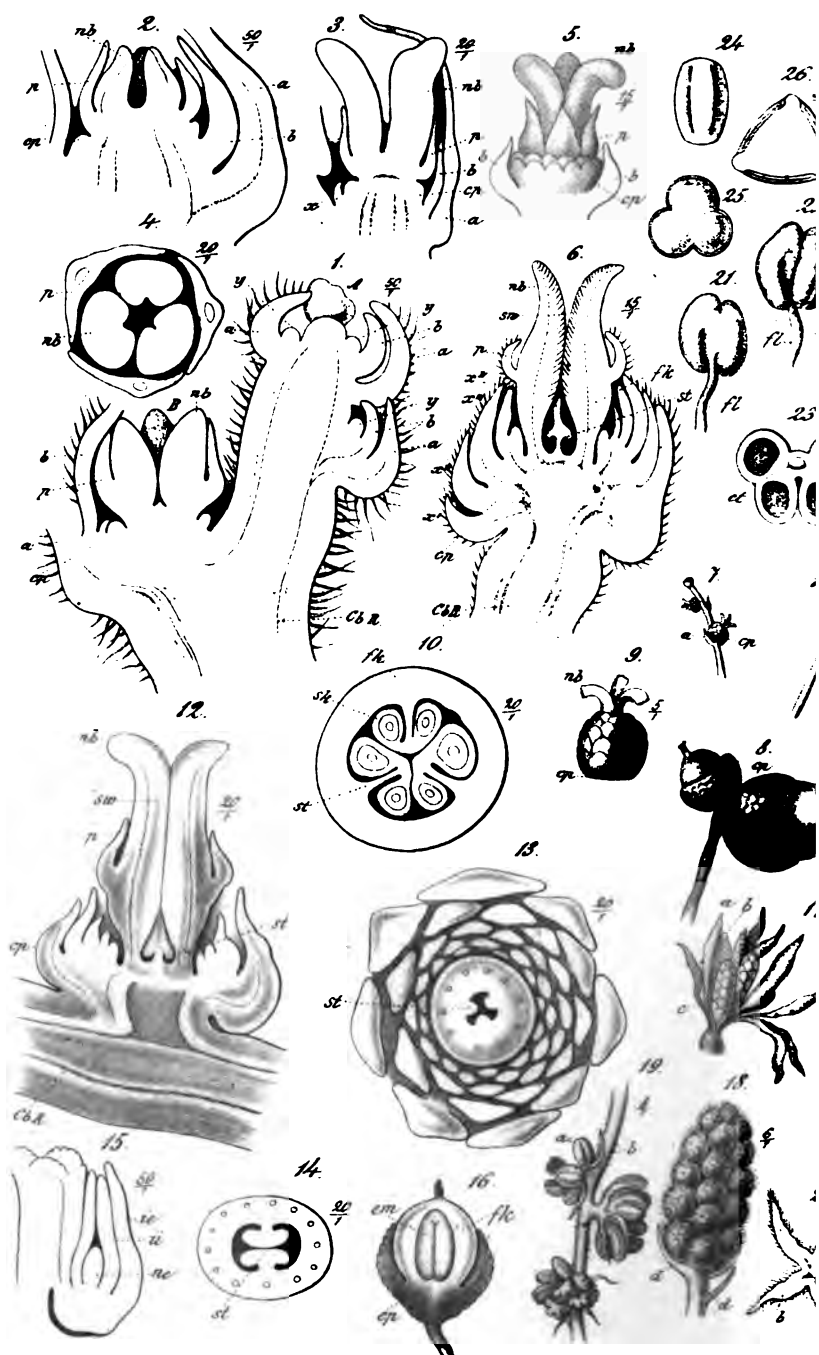
H. Schuchert del.

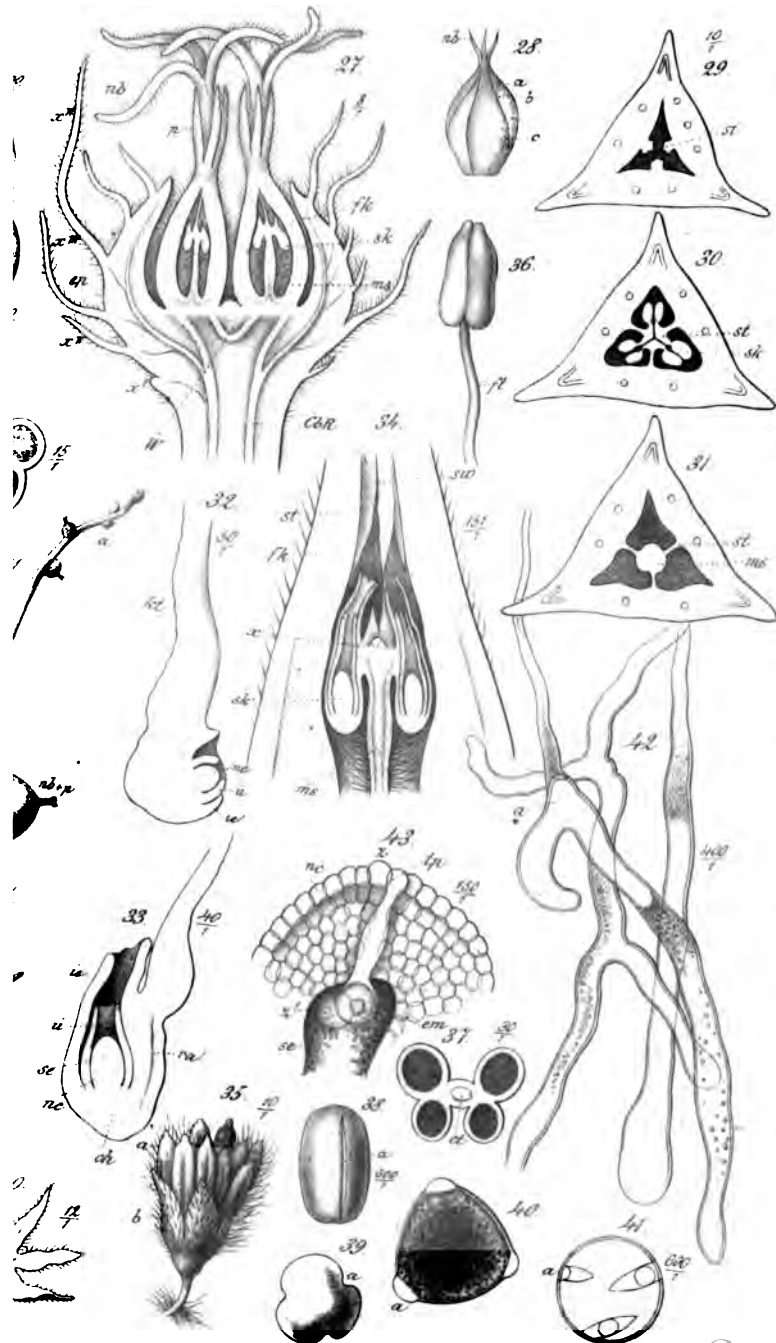


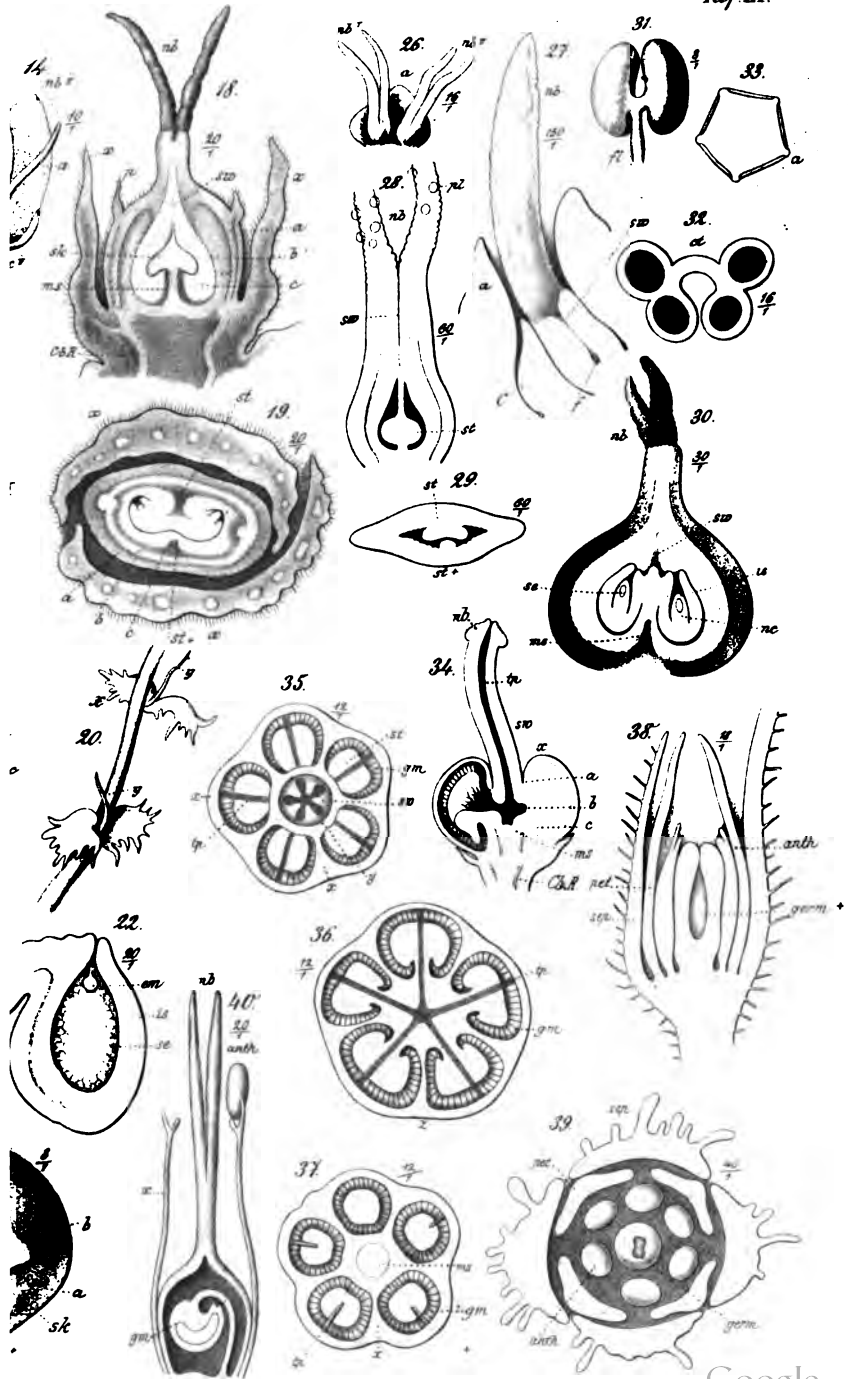


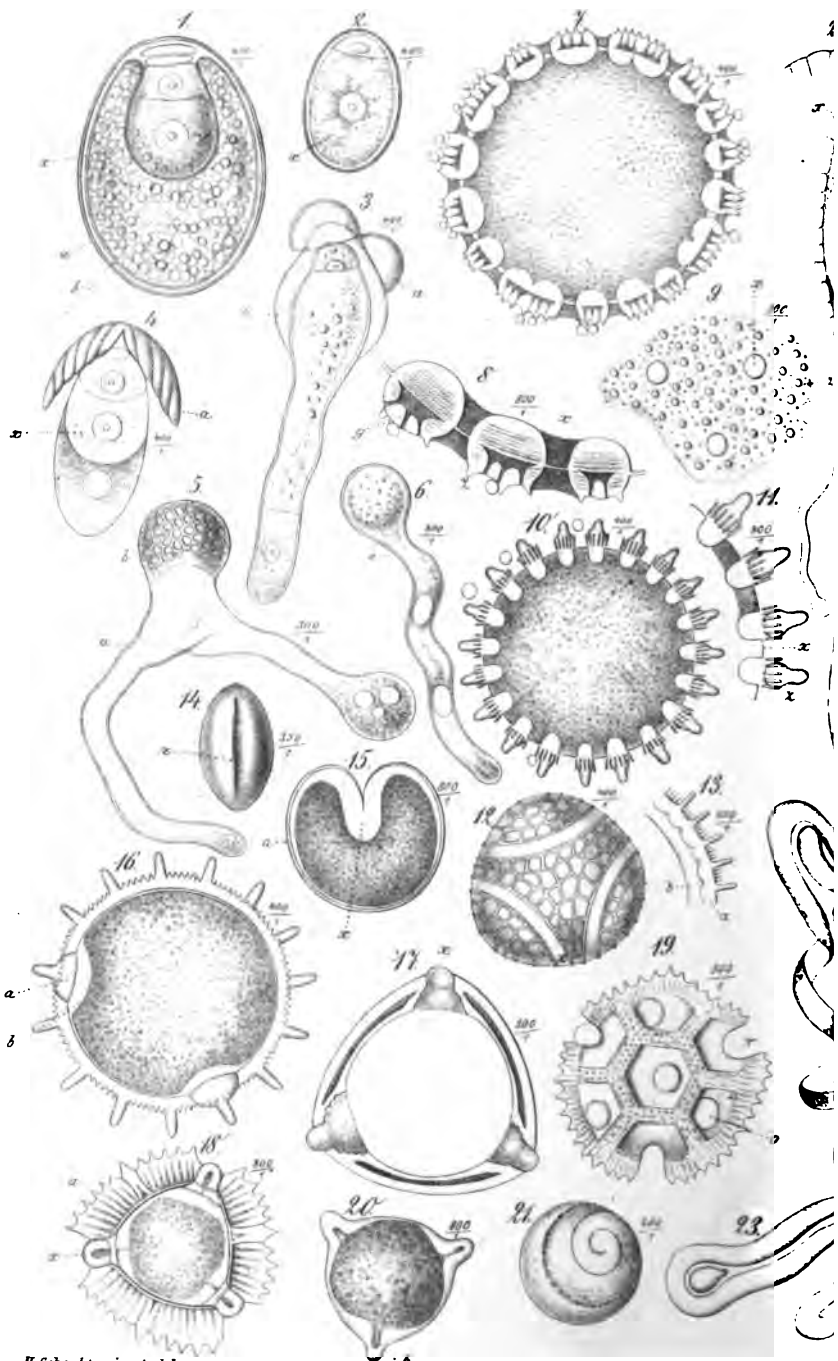
H. Schacht del.

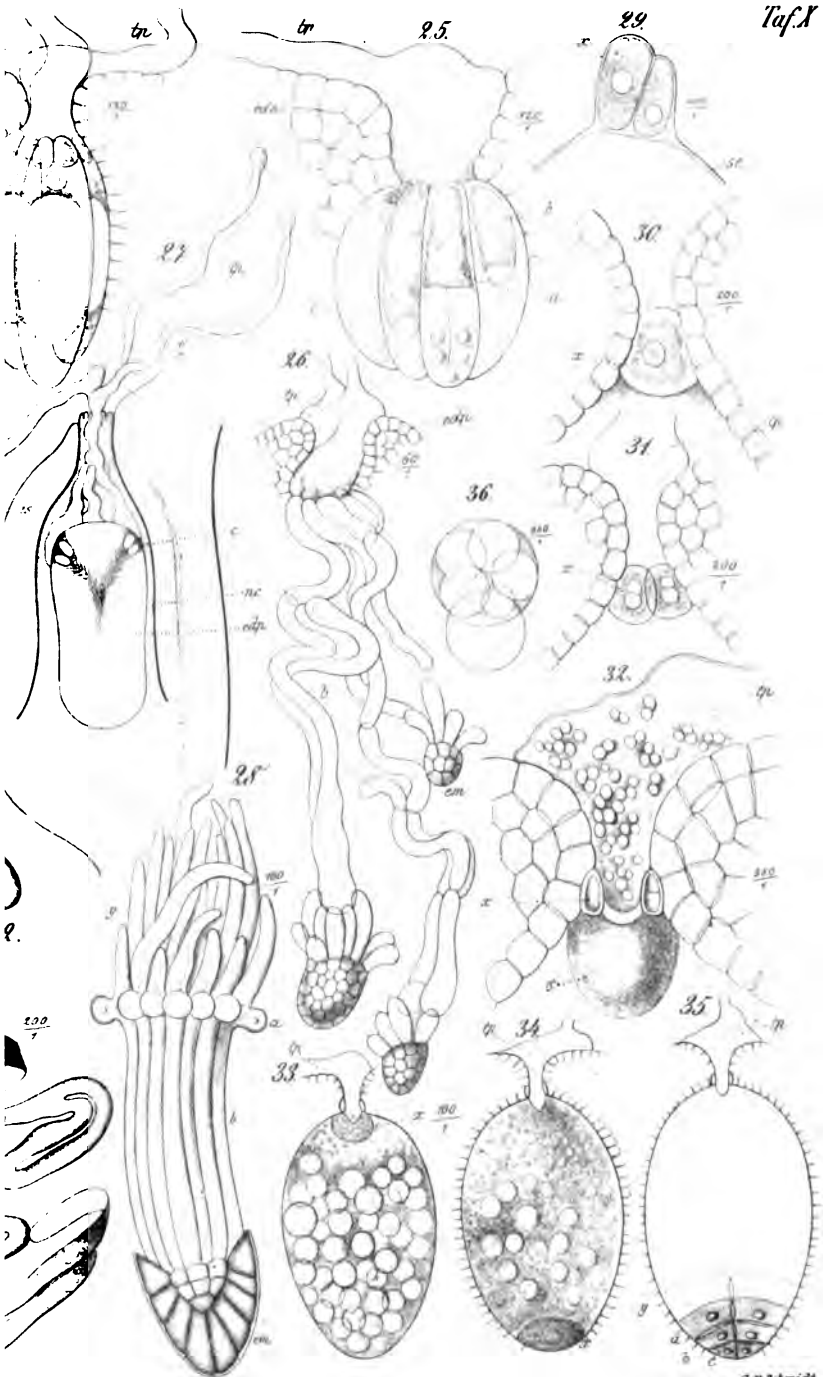


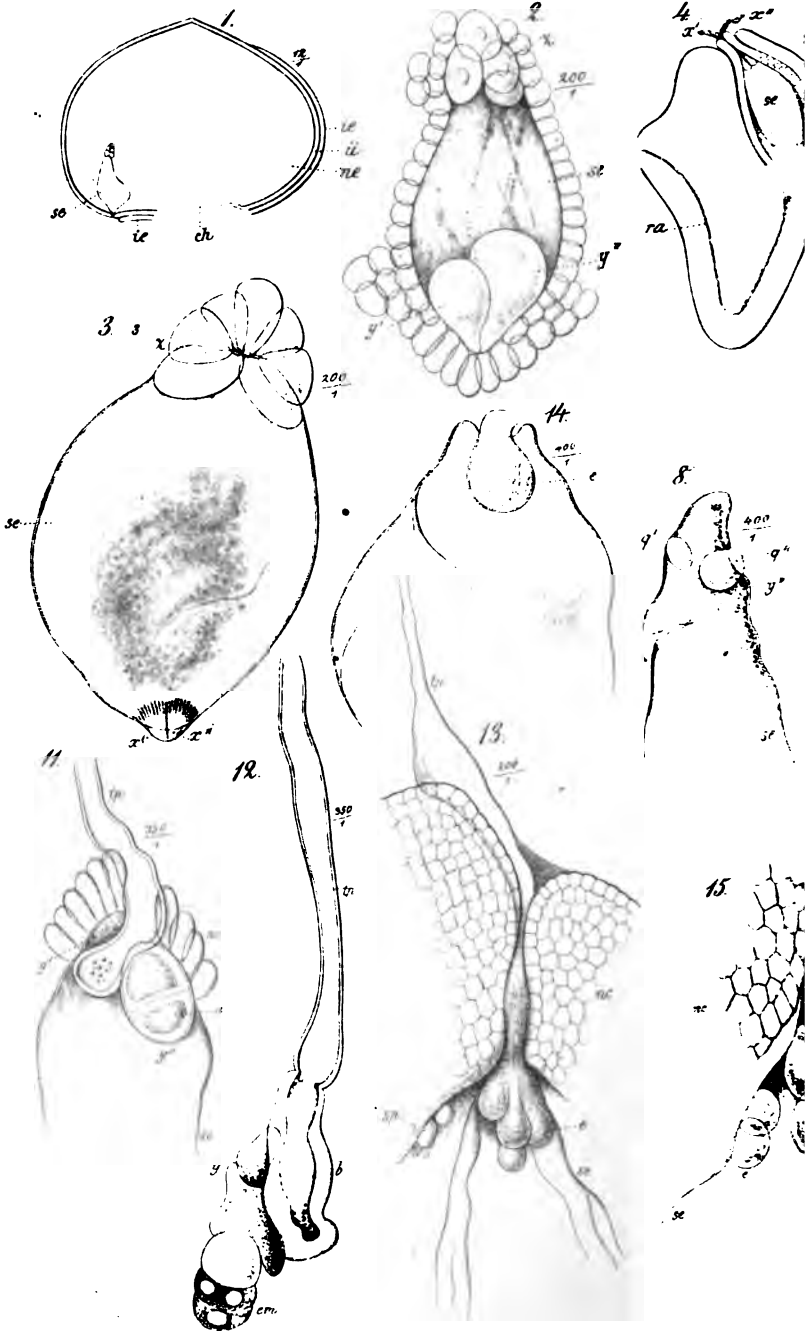




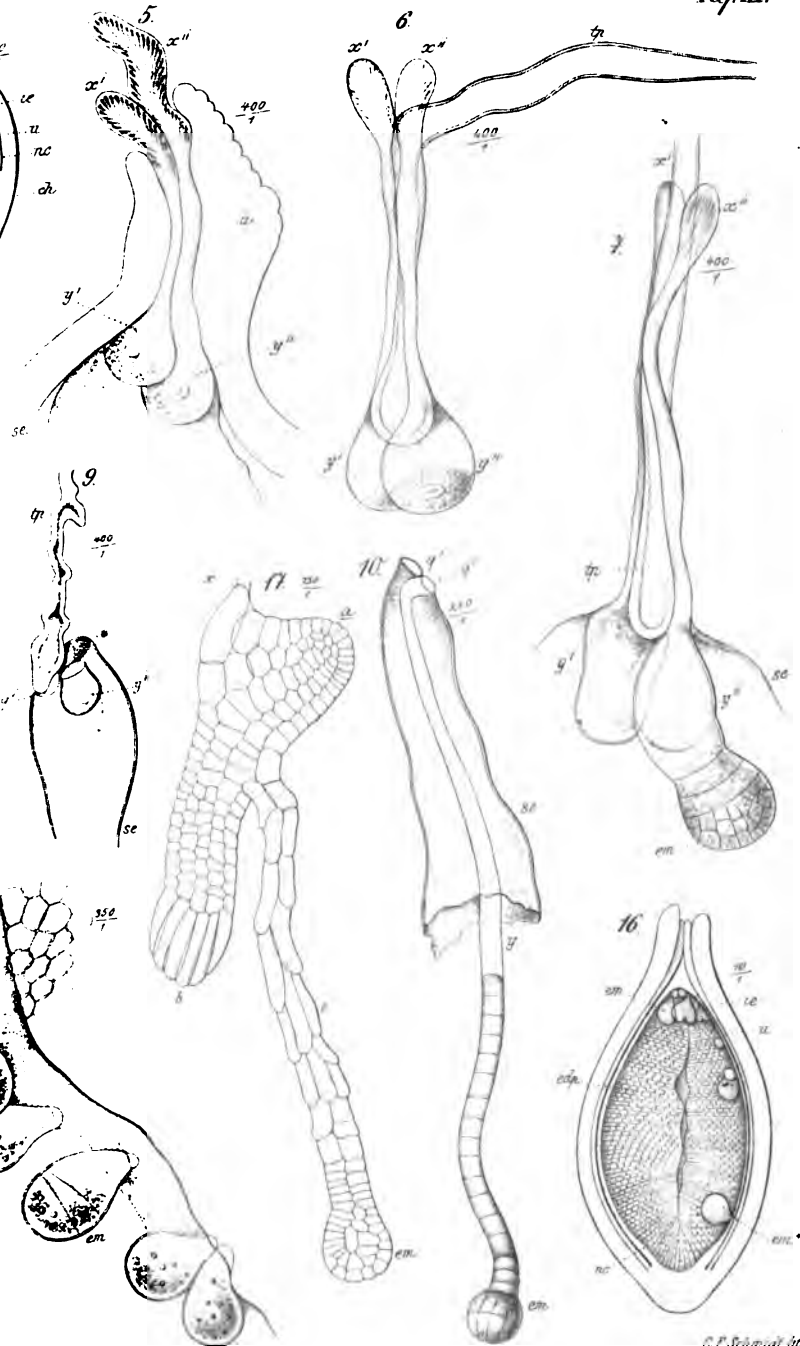









H. Schacht, ad nat. vid.



C.F. Schmidt del.

The image shows the front cover of a book. The cover is decorated with marbled paper featuring a pattern of dark, irregular, branching veins over a background of diagonal lines. A white rectangular label is affixed to the top center of the cover, containing the text "UNIVERSITY OF CALIFORNIA LIBRARY" in a bold, sans-serif font. The book is shown at a slight angle, revealing the spine on the left side.

UNIVERSITY OF CALIFORNIA LIBRARY

