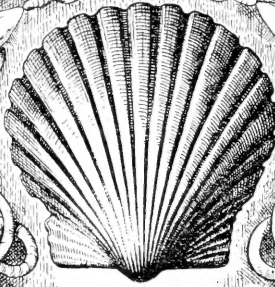


1902

U.S.N.M.



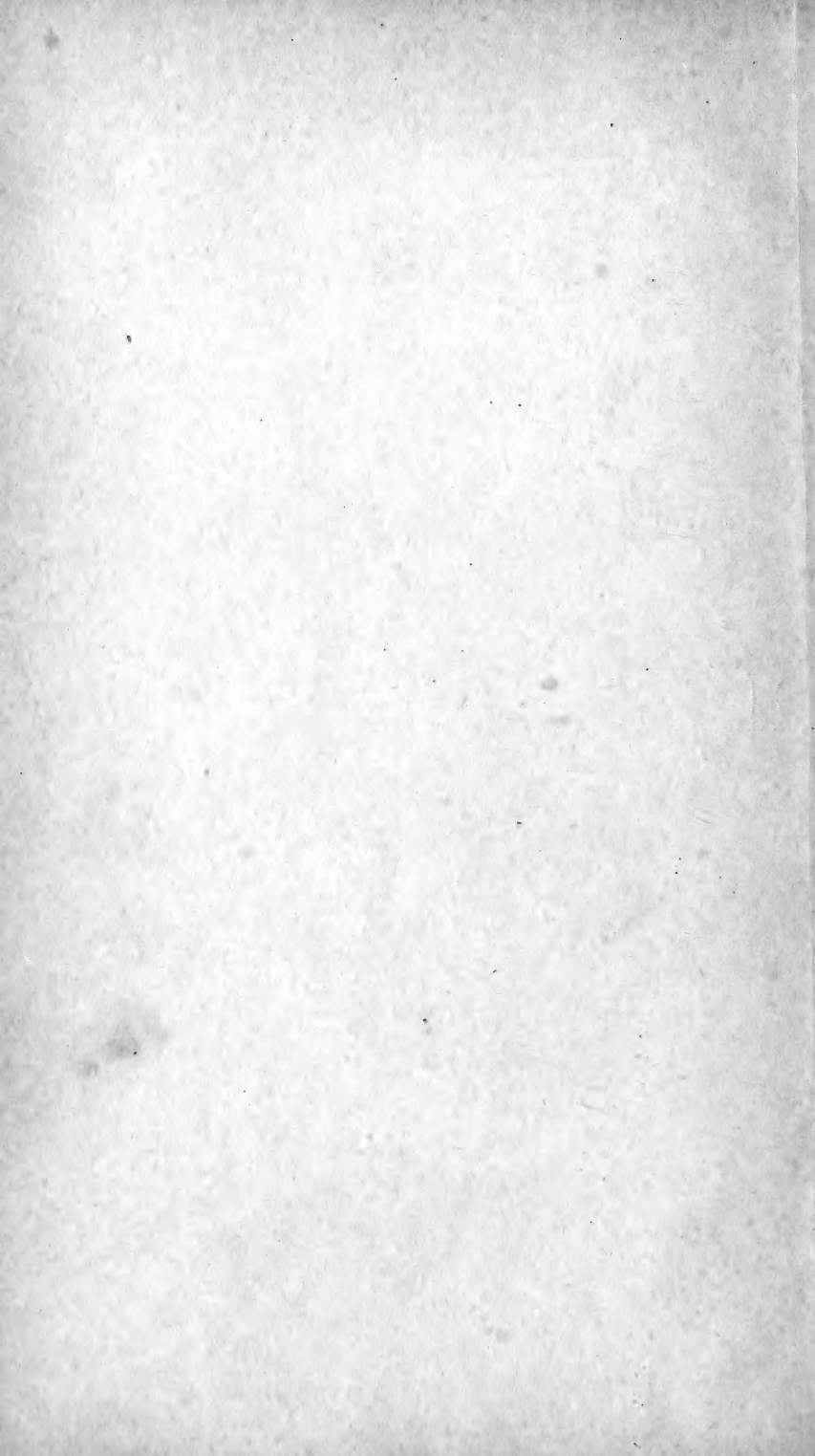
Ex libris

William Healey Dall.



Four horizontal dashed lines for handwritten text.

WILLIAM H. DALL
SECTIONAL LIBRARY
DIVISION OF MOLLUSKS



QL
401
D 486
V. 29-31

6
Dall

WILLIAM H. DALL
SECTIONAL LIBRARY
DIVISION OF MOLLUSKS

Moll.

Nachrichtsblatt,

der Deutschen)

Malakozoologischen Gesellschaft, *Frankfurt*
am Main.

Neunundzwanzigster Jahrgang.

Redigirt

von

Dr. W. Kobelt

in Schwanheim (Main).



FRANKFURT AM MAIN.

Verlag von MORITZ DIESTERWEG.

1897.



RECORDED
MAR 5 1904
FBI

Inhalt.

	Seite
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Ueber Trochonanina und Dendrotrochus.	5
<i>Strubell, Br.</i> , Neue Süßwasserconchylien aus Sumatra und Java.	8
<i>Naegeli, G.</i> , Einige neue syrische Land- und Süßwasserschnecken.	13
<i>Böttger, Dr. O.</i> , Neue Helix-Formen aus dem Mainzer Tertiär.	16
<i>Kobelt, Dr. W.</i> , Diagnosen neuer Arten aus Kükenthals Ausbeute.	25
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Drei neue Arten	28
— —, Diagnosen neuer kritischer Landdeckelschnecken	31
— —, Neue Landschnecken von Java	57. 89
<i>Kobelt, W. & Möllendorff, Dr. O. von</i> , Catalog der gegenwärtig lebend bekannten Pneumonopomen	73. 137
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Cochlostyla-Studien	105. 153
— —, Neue und kritische Realiiden	164
<i>Rolle, H.</i> , Eine neue Anodonta	172
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Studien zur Zoogeographie von <i>Dr. W. Kobelt</i>	173
<i>Martens Ed. von</i> , Neue Arten und Varietäten	178
<hr style="width: 20%; margin: auto;"/>	
Mitgliederverzeichniss	1
Kleinere Mittheilungen	21. 104
Literaturbericht	22. 46. 98. 136. 180



Berichtigung.

Seite 145 ist in dem Katalog der Pneumonopomen die ganze Reihe der Arten von Hargravesia ausgelassen worden und fehlt darunter die Ueberschrift Moulinsia Grat. Wir bitten unsere Leser, davon einstweilen Notiz zu nehmen.

Druck von Peter Hartmann, Schwanheim a. M.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozologischen Gesellschaft.

Neunundzwanzigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel monatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozologie.

Verzeichniss der Mitglieder der Deutschen Malakozologischen Gesellschaft.

<i>Blum, J.</i> , Oberlehrer a. D.	Frankfurt a. M.
<i>Boettger, Professor Dr. O.</i>	"
<i>Heynemann, D. F.</i>	"
<i>Kinkelin, Professor Dr.</i>	"
<i>Kraetzer, Dr. J.</i>	"
<i>Senckenberg. naturforsch. Gesellschaft.</i>	"
<i>Strubell, B.</i>	"
<i>Andreae, Prof. Dr.</i>	Hildesheim.
<i>Arndt, C.</i> Oberlehrer.	Neubrandenburg.
<i>Arnold, Hermann.</i>	Nordhausen.
<i>Bauer & Raspe.</i>	Nürnberg.

- Bickhardt, C. H.* Wiesbaden.
Borcherding, F. Vegesack.
Brancsik, Dr. K., Comitats-Physikus. Trencsin, Ungarn.
Braun, Prof. Dr. M. Königsberg, i. Pr.
Brusina, Sp., Vorsteher des Zoolog. Museums. Agram.
Clessin, S. Ochsenfurt b. Würzburg.
Dalla-Torre, Prof. K. W. von, Innsbruck.
Dohrn, F. H., Stadtrat. Stettin.
Ehrmann, Paul, Lehrer im Taubst. Institut. Leipzig.
Feustel, stud. rer. nat. Lengenfeld i. Vogtl.
Friedel, E., Geh. Regierungsrat. Berlin N.W., Paulstr. 4.
Fritsch, Prof. Dr. K. von, Halle a. S.
Fruhstorfer, H. Berlin N., Gartenstr. 152.
Gallenstein, H. von, K. K. Professor. Görz.
Gesellschaft, Naturforschende, Görlitz.
Gesellschaft, Wetterauische für Naturkunde,
Goldfuss, O. Hanau a. M.
Gredler, Vinc., Gymnasialdirektor. Halle a. S.
Gysser, Aug. Bozen.
Heimburg, von, Oberschlosshauptmann. Strassburg i. E., Weissen-
 [turming 15]. Oldenburg.
Heise, Geh. Reg. Rat. Naumburg a. S.
Heller, Jul., i. F. Bald. Hellers Söhne. Teplitz.
Hocker, F., Rentamtsassessor. Gotha.
Institut, Zoologisches der Universität Kiel.
Jetschin, R., Rechnungsrat. Patschkau.
Kobelt, Dr. W. Schwanheim.
Koch, Victor von, Braunschweig, Neue Pro-
 [menade 21].
Konow, F. W., Pastor. Teschendorf b. Stargard
 i. Meckl.
Krause, Dr. Arthur, Gr. Lichtenfelde b. Berlin,
 [Paulinenstrasse].

- Lasser, V. S. Ritter von,* Taxenbach b. Salzburg.
Linnaea, Naturhistor. Museum. Berlin.
Löbbecke, Th. Rentier. Düsseldorf, Schadowstr. 51.
Martens, Prof. Dr. E. von, Berlin N. W., Paulstr. 28^{II}.
Meissner, Dr. M., Berlin N. 4, Invalidenstr. 43.
Merkel, E. Breslau, Tiergartenstr. 43.
Metzger, Geh. Reg. Rat. Prof. Dr. Münden (Hannover).
Miller, Prof. Dr. K. Stuttgart, Bahnhofstr. 11.
Möllendorff, Dr. O. F. von Görlitz.
Monsterberg, von, k. preuss. Major. z. D., Bamberg.
Museum, Naturhistorisches, Hamburg.
Museum, Naturhistorisches, Lübeck.
Museum, K. K. naturwissenschaftliches. Wien.
Museum, Grossh. Oldenburg. Herr
Direktor Wiepken. Oldenburg.
Nägele, G., Pfarrer. Waltersweier.
Neumann, Robert. Erfurt.
Otting, Graf Max von, München, Briemerstr. 8a.
Paar, L. A. Reutte, Tirol.
Pastor, Erzpriester. Bitsch, Lothringen.
Pässler, städt. Lehrer. Berlin O., Pallisadenstr. 77.
Petersen, Hartwig. Hamburg, Hühnerpochen
Pfeiffer, K. Kassel. [3 a.
Protz, Albert. Königsb. i. Pr., zool. Mus.
Reinhardt, Professor, Dr. O. Berlin W., Weissenbur-
Riemenschneider, Eisenbahnassistent. Nordhausen. [gerstr. 4 a.
Rolle, H. Berlin N. W., Emdenerstr. 4.
Roos, H. Karlsruhe.
Salm-Salm, Fürst zu, Anholt i. W.
Sammlung, Zoologische d. Kgl. Museums
für Naturkunde. Berlin.
Schacko, G. Berlin S. O., Waldemar-
Schaufuss, Direktor. Meissen. [str. 14.
Schlüter, Wilh. Halle a. S.

Schmidt, O., Lehrer.

Scholvien, W.

Schröder, Dr. R., Rektor.

Siegert, Leo, stud. rer. nat.

Simroth, Professor, Dr. H.

Trübsbach, Dr. P.

Tschapeck, Hauptmann-Auditor.

Wagner, Dr. Regimentsarzt.

Wehner, C., Eisenbahnfunktionär.

Weinland, Dr. D. F.

Weiss, Dr. A.

Wiegmann, Fritz, Apotheker.

Wohlberedt, Otto, Fabrikbesitzer.

Wohlgemuth, Karl.

Weimar, Geleitstr. 25.

Hamburg, St. Georg, an der
[Alster 79.

Natumburg a. S.

Leipzig, Zool. Institut.

Leipzig-Gohlis.

Breslau, Matthiasplatz 5.

Wien III, Hauptstr. 65.

Wiener-Neustadt.

Würzburg - Grombühl,
[Wagnerstr. 8.

Hohen-Wittlingen i. W.

Weimar.

Jena.

Triebes i. Thür.

Bozen.

Ausländer.

*Academy of Natural sciences of
Philadelphia.*

Boog-Watson, Rev. Dr.

*Connecticut Academy of Arts and
Sciences.*

Crosse, H.

Dall, Wm. H. Esq.

Döring, Professor Dr. A.

Fulton, H.

Gloyne, C. P.

Gude, G. K.

Hesse, P.

Hofer, Dr. J.

Ihering, Dr. H. von,

*Journal of Malacology c. o. W. M.
Webb, Esq.*

Le Sourd Dr., Directeur.

Philadelphia.

Cardross, Scotland.

New Haven, U. St.

Paris, 25 rue Trouchet.

Washington, Smithsonian
[Institution.

Cordoba, Argentinien.

London S.W. 216 Kings Road

Clarence, Vaud, Suisse.

London N.W. 114 Adelaide
[road, Hampstead.

Venedig, Calle d. Madonna
Muri, i. Aargau. [4122.

Sao Paulo, Caixa 500.

Brentwood, Essex.

Paris, 4 rue de l'Odéon.

- London, Zoological Society* c. o.
P. W. Slater, Esq. London, Hanover Square.
- Mela, A. J. Helsingfors.
- Platania, G. Acireale, Sicilien.
- Ponsonby, John, Esq. London S. W., 15 Chesham
Place.
- Puppe, W. E. Warschau, Senatorskastr.
- Retowski, Dr. O., Staatsrat. Theodosia. [24.]
- Rosen, Otto, Baron. Stawropol, Russl.
- Scharff, Dr. R. F. Dublin, 9 Leeson Park.
- Schedel, Jos. Yokohama, 77 Main Street.
- Schepmann, M. M. Rhon b. Rotterdam.
- Schmacker, B. Schanghai.
- Schneider, G. Basel, zool. Comptoir.
- Smith, Edgar A., Esq. London S. W., Cromwell
Road.
- Societa malacozologica italiana.* Pisa.
- Société royale malacozologique Belgique.* Bruxelles.
- Stazione zoologica.* Neapel.
- Sterki, Dr. med. New-Philadelphia, Ohio.
- Westerlund, Dr. C. A. Ronneby, Schweden.

Ueber Trochonanina und Dendrotrochus.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Bei Gelegenheit der Aufstellung der Sektion Coneuplecta (Jahresb. Senck. N. G. 1893 p. 65) habe ich schon hervorgehoben, dass die von Mousson 1869 aufgestellte Gattung Trochonanina ein Gemisch von mehr oder weniger konischen, gekielten Naniniden war, deren Arten wir heute sehr verschiedenen Gattungen zuweisen müssen. Nach Ausscheidung der afrikanischen Martensia- und Trochozonites-Arten, sowie der Rotulas verblieben noch zwei Gruppen, die der glas-hellen Formen, welche sich Sitala nähern und die ich als

Coneuplecta abtrenne, und die der festschaligeren, braun-gefärbten und oft gebänderten Arten wie *conicoides* Metc., *conus* Phil. u. a. Mousson macht keinen Typus namhaft: da er aber die Gattung bei Besprechung der glashellen Arten von den Fidschi-Inseln aufstellt, so liegt eine gewisse Berechtigung vor *Tr. schmeltziana* Mouss. als historischen Typus aufzufassen und den Mousson'schen Namen, wie Pfeffer (Naninid. p. 22) es thut, auf diese Arten zu fixiren. In diesem Falle würde *Coneuplecta* einzuziehen sein und *Trochonanina* als Sektion zu *Euplecta* zu treten haben. Da aber Mousson ausdrücklich die Gattung nicht nur für jene Art, sondern gleichzeitig für die erwähnten andern Formen aufstellt, so erscheint es mir weder angängig den Namen sowie Pfeffer anzuwenden, noch auch wie bisher die meisten andern Forscher auf die Gruppe der *conicoides* zu beziehen. In solchem Fall ist es jedenfalls zur Vermeidung von Verwechslungen besser den so unkritisch angewendeten Namen ganz zu unterdrücken.

Aus ähnlichen Gründen ist auch der ältere van Hasselt'sche Name *Geotrochus* nicht verwendbar. Dass seine Beziehung auf die Neu-Guinea-Schnecken, die wir heute *Papuina* v. Mart. nennen, ein arger Missgriff war, hat schon Martens nachgewiesen. Von den Arten, die van Hasselt zu seiner Gattung rechnete, war mindestens eine eine *Trochonanina* im bisherigen Sinne, nämlich *conus* Phil. Aber einerseits ist auch hier keine Typus namhaft gemacht, andererseits scheint die Gattung auch *Trochomorpha* und *Plectotropis* mit einzubegreifen, und dann ist der Name, wenn auch irriger Weise, so lange und so oft für *Papuina* angewendet worden, dass seine Wiedereinführung für die in Rede stehenden Naniniden nur zu weiterer Verwirrung führen würde. Solche alte ungenau beschriebene und unsicher umgrenzte Gattungsnamen auf einzelne Arten fixiren zu wollen, halte ich für vergebliche Mühe.

Ich würde deshalb zur Neubenennung der Gruppe geschritten sein, wenn nicht unerwartet ein anderer Name zu Gebote stände. *Dendrotrochus* Pilsbry wurde 1894 als Sektion für einige vermeintliche *Papuina*-Arten aufgestellt, die durch den nicht umgeschlagenen Columellarrand ein sehr fremdartiges Element unter den *Papuinen* bildeten. Hedley (Rec. Austr. Mus. II. 6. p. 90) hat denn auch bei der anatomischen Untersuchung der typischen Art, *D. helicoides* Hombr. & Jacq. von den Salomonsinseln, sofort erkannt, dass sie mit *Papuina* gar nichts zu thun hat, sondern zu den *Zonitiden* (*Naniniden*) gehört. Wunderlicherweise stellt er sie trotzdem zu *Trochomorpha*, statt zu *Nanina*, obwohl sie in jeder Beziehung zu letzterer passt, auch nach der Schale. Die letztere schliesst sich sehr gut an die Gruppe der *conus* Phil. von den Sundainseln an und z. B. *D. layardi* Hartm. von den Neuen Hebriden lässt sich direkt mit einer neuen, noch unbeschriebenen Art von Lombok vergleichen. Diese Zusammengehörigkeit wird durch die anatomische Untersuchung Hedley's verglichen mit der von *conicoides* Metc. durch Godwin-Austen (Proc. Mal. Soc. I 1895, p. 286) vollauf bestätigt. Beide Arten haben eine dreigetheilte Sohle, Schleimpore am Fuss mit Horn, glatten Kiefer, typische *Radula* der *Naniniden* und die Geschlechtsorgane sind nach den Beschreibungen und Abbildungen fast ganz identisch. Hiernach besteht für mich kein Zweifel, dass die beiden Gruppen, welche durch diese typischen Arten vertreten werden, generisch zusammengehören, der vereinigten Gattung mithin der Name *Dendrotrochus* zukommt. Es könnte sich höchstens noch darum handeln, ob man den indomalayischen Arten wegen der einfacheren Färbung und der Lebensweise als *Erdschnecken* eine eigene Sektion zuweisen will.

Die Synonymie stellt sich hiernach wie folgt:

Dendrotrochus Pilsbry gen. Naninidarum typ. *D. helicoides* H. et J.

Pilsbry in Tryon Man Pulm. IX p. 143 sect. Papuinae Hedley l. c. gen. Trochomorphae affine.

= Trochonaniina Mouss. (ex parte).

= Gostrochus von Hasselt (ex parte), non autt.

Neue Süßwasser-Conchylien aus Sumatra und Java.

Von

Brüno Strübel-Frankfurt.

1. *Microcondylaea hageni* n.

Concha vix medioeris, elongato-ovata, parum ventricosa, tenuiuscula sed solidula, ruditer costato-striata, nitidula, atro-castanea, postice limo oblecta. Pars antica valde attenuata, compressa, postica elongata, altitudinē maxima ad junctionem marginum superi et postici sita. Margo superior vix arcuatim ascendens, cum postico angulo distincto junctus, in anticum depresso arcuatum vix angulatum transiens, basalis subhorizontalis, cum postico oblique decurrente sub-biangulato rostrum rectum, oblique rotundato-truncatum formans. Umbones anteriores, depressi, profunde erosi; areola fere nulla; area elongata, compressa indistincte bicarinata; ligamentum tenue, sat longum. Cardo perdebilis, dente valvulae dextrae fere obsoleto, lamella elongata, angusta. Impressiones musculares palliarisque superficiales: margarita coerulescens, umbones versus livido-fusca.

Long. 55, alt. 30, crass. 17 mm.

In Südsumatra von Herrn Hofrath Dr. Hagen gesammelt und ihm zu Ehren benannt.

2. *Microcondylaea gracilis* n.

Concha perelongata, subcompressa, tenuiuscula, subtiliter costulato-striata, haud nitens, castaneo-olivacea, limo

antice tenui, ferrugineo, postice crasso, nigro oblecta, valde inaequilatera, antice rectilineo truncata, postice perelongata. Margo dorsalis vix ascendens, cum antico brevissimo angulum formans, postice in posteriorem rotundato-angulato declivem sensim abiens; ventralis horizontalis, postice quoque haud ascendens, cum postico rostrum depressum subverticaliter truncatum formans. Umbones anteriores, profunde erosi; areola subnulla; area elongata, compressa, cristis obsoletis 2 ex umbone decurrentibus; ligamentum tenue, sat longum. Cardo tenuis, dentibus elongatis, obliquis, compressis, humilimibus duobus in valva dextra marginem anticum fere attingentibus; lamina cardinalis elongata, lanellis obsoletis; impressiones musculares indistinctae. Margarita albidocœrulea, postice iridescens.

Long. 55, alt. 23, crass. 12,5 mm.

Südsunatra, ebenfalls von Herrn Hofrath Hagen gesammelt.

Sie unterscheidet sich von *M. hageni* nicht nur durch die viel gestrecktere Gestalt, sondern auch durch die erheblich stärkere Entwicklung der Schlosszähne.

3. *Microcondylaea bicristata* n.

Concha fere regulariter ovata, tenuiuscula, parva, vix tumida, subtiliter striatula, parum nitida, olivaceo-fusca. Pars antica abbreviata, postica modice elongata, dilatata, altitudine maxima ad angulum dorsali-posticum sita. Margo dorsalis brevis, fere rectilineus, ascendens, postice angulum distinctum, antice indistinctum formans, anticus brevissime rotundatus, basalis vix arcuatus, postice levissime ascendens, cum postico primum biangulato, dein truncato rostrum breve rectum formans. Umbones anteriores, depressi, late sed superficialiter erosi; areola nulla; area elongata, compressa, distincte bicristata, cristis ad marginem posticum angulatum prominentibus; ligamentum angustum, fere superstructum.

Cardo angustissimus, dentibus fere obsoletis, lamina angusta; impressiones musculares superficiales; margarita coerulescens. umbones versus livida.

Long. 42, alt. 25, crass. 12 mm.

Südsumatra, von Herrn Hofrath Hagen gesammelt.

4. *Unio hägeni* n.

Concha mediocris, angulato-ovata, tumidula, parum crassa, concentrice striatula costellisque majoribus distantibus sculpta, pone umbones rugulis transversis ziczacformibus insignis, vix nitens, castaneo-olivacea, limo tenui ferrugineo oblecta. Pars antica abbreviata, postica tumida, altitudine et crassitudine maxima pone dimidiam longitudinem sitis. Margo dorsalis rectilineus brevis, valde ascendens, utrinque angulum formans, angulo antico distinctiore; margo anticus breviter rotundatus, basalis parum arcuatus, postice ascendens, cum postico rotundato-declivi rostrum rectum subdepressum formans. Umbones ad $\frac{1}{3}$ longitudinis positi, depressi, erosi, apicibus late separatis; areola distincta rhomboidea, area lata, medio compressa; ligamentum tenue, ab umbonibus remotum; sinulus angustus, sat longus. Cardo debilis, dentibus elongatis, lamellosis, duobus in valvula dextra, interno majore; lamellae elongatae, spatio longo a dentibus sejunctae; lamina cardinalis medio angulum perobtusum formans; impressiones musculares et palliars superficiales. callus humeralis subnullus; margarita carneo-albida. umbones versus lutescenti-livida.

Long. 44, alt. 25, crass. 17,5 mm.

Südsumatra, von Herrn Hofrath Dr. Hagen gesammelt.

5. *Unio palembangensis* n.

Concha perelongate ovata, valde inaequilatera, subtilissime confertim striatula. hic illic ruditer costato-sulcata, postice distincte bicristata, vix nitens, tenuiscula, olivacea.

limo tenui griseo oblecta. Pars antica brevissima, postica elongata. Margo superior perparum ascendens, cum antico brevissime rotundato, subtruncato angulum distinctum, cum postico declivi indistinctum formans: margo basalis fere rectus, postice ad rostrum depressum rotundato-acuminatum vix ascendens. Umbones ad $\frac{1}{4}$ longitudinis siti, depressi, profunde erosi, apicibus haud contiguus; areola angusta, fere lanceolata; area compressa, crista distincta ex umbone decurrente marginata; ligamentum angustum, sat longum. Cardo tenue lamina angusta, dentibus lamelliformibus elongatis curvatis, duobus aequalibus in valvula dextra, unico et accessorio postico obsoleto in sinistra, lamellis elongatis angulum cum dentibus formantibus; impressiones pallearis et musculares vix conspicuae; margarita coeruleo-albida, ad umbones tantum livida.

Long. 43, alt. 17,5, crass. 11 mm.

Südsumatra, ebenfalls aus der Ausbeute des Herrn Hofrath Dr. Hagen.

6. *Melania strigata* n.

Testa ovato-turrita, spira acuminata, apice acutissimo, laeviuscula, longitudinaliter striatula, hic illic vix conspicue costellata, sculptura spirali versus aperturam tantum sub vitro conspicua, coerulescenti-cinerea, strigis sparsis fuscis, in anfractu ultimo lutescenti-fusca. Anfractus 9 vix convexiusculi, sutura impressa, plus minusve luteo vel albo marginata discreti, leniter crescentes, ultimus vix $\frac{2}{5}$ altitudinis occupans, basi compressus, minime spiraliter sulcatus. Apertura utrinque acuminata, basi effusa margine tenui, in adultis levissime labiato, columellari infra contorto-exciso, callo tenuissimo cum insertione marginis externi juncto.

Long. 26, diam. 11, alt. apert. obl. 11 mm.

Aufenthalt bei Sockoboeni auf Java, von dem früheren javanischen Diener meines Sohnes gesammelt.

Diese Art steht offenbar der verschollenen *Melania* (*Tiaropsis*?) *pallens* Reeve (*pallidula* Reeve) unsicheren Fundortes am nächsten und ich würde trotz der auffallenden auch bei nicht geputzten Stücken sichtbaren Striemenzeichnung nicht zögern, sie mit derselben zu vereinen, wenn nicht Brot (Monograph. *Melania* in Martini Chemnitz id. II p. 311) ausdrücklich sagte, dass bei ihr die obersten Windungen deutlich rippenfältig sind, was bei der vorliegenden Serie bei keinem Stück der Fall ist. Brot's *pallens* var. *minor* ist übrigens auch roth gestriemt. Ob die vorliegende Art allerdings zu *Tiaropsis* gerechnet werden kann, möchte ich bezweifeln.

7. *Melania* (*Melanoides*) *palembangensis* n.

Testa turrata, solidula, luteo-olivacea. limbo nigro adhaerente induta; spira turrata apice decollato. Anfractus persistentes 5. superi fere plani, inferi infra suturam excarati, dein convexi, oblique plicato-costati costis suturam haud attingentibus, supra et infra tuberculum graniforme gerentibus, tuberculis lira haud junctis, ultimus ad peripheriam angulatus, infra convexus, liris circiter 6 basin versus distinctioribus cinctus. Apertura ovata, utrinque acuminata, basi compresso-effusa; labrum tenue, profunde sinuatum, dein productum; columella albocallosa, contorto-excisa, cum margine externo vix conjuncta.

Long. 35, diam. 17, alt. apert. obl. 15.5 mm.

Südsumatra, aus der Hagen'schen Ausbeute.

Gehört offenbar zum Formenkreise der weit verbreiteten *Melania variabilis* Bens. (*herculea* Gould), kann aber mit keiner der daraus beschriebenen Formen und namentlich nicht mit *Mel. sumatrensis* Brot vereinigt werden und muss selbständig bleiben, so lange nicht alle diese Formen zusammen gezogen werden:

Einige neue syrische Land- und Süßwasserschnecken.

Von

Pfarrer G. Naegele, in Waltersweier bei Offenburg.

Vor einiger Zeit erhielt ich vom nördlichen Libanon verschiedene Binnenschnecken, von dem einige noch unbeschrieben sind. Es sind folgende:

Ancylus (Ancylastrum) libanicus Naeg. n. sp.

Testa capuliformis, laevis, colore corneo, tumida; apex permagnus, recurvus, basin paululum superans. Peristoma late oviforme.

Dim.: long. 5, lat. 4, altit. 3 mm.

Habitat in fontibus Libani superioris.

Dieser *Ancylus* ist neu aus Syrien. Bourguignat und Locard kennen diese Gattung im syrischen Gebiete nicht. Er steht dem *Ancylus pileolus* Fér. sehr nahe, unterscheidet sich aber von ihm besonders durch den Mangel der Radialstreifung. Der glatte *Anc. recurvus* K. ist wesentlich schmaler und meist auch höher.

Buliminus (Chondrulus) sexdentatus Naeg. n. sp.

Testa rimata, fusiformis, striolata, colore corneo, spirae elongata, apice subacuto; anfractus $7\frac{1}{2}$ regulariter acrescentes; apertura dentibus 6 ornata; in medio pariete 1 plica robusta eminens, supra minor magis intus, 1 plica in insertione, 1 columellaris horizontalis, 2 in margine exteriori; peristoma incrassatum albi coloris.

Diam. 8:3 mm.

Habit. in Libano septentrionali.

Diese Art steht dem *Bul. septemdentatus* Roth nahe, unterscheidet sich aber hauptsächlich durch seine schlanke Form und den Mangel des unteren Spindelzahns.

Buliminus (Chondrulus) libanicus Naeg. n. sp.

T. profunde rimata, cylindrico-ovuliformi, striatula, colore corneo-brunneo; anfractus 6—6¹/₂ regulariter accrescentes. ultimus compressus; apertura peristomate 4 plicis ornato. 1 plica robusta parietali, 1 columellari horizontaliter intrante. 1 plica in margine exteriori et 1 dente superiore in insertione parvulo, gibbulo; labrum incrassatum colore albo, marginibus callo junctis.

Diam. 6:3 mm.

Hab. Hamana in monte Libanö 1000 m.

Diese Art ist dem *Bul. ghilanensis* Iss. sehr nahe stehend, aber bedeutend kleiner, hat weniger Umgänge und stärkere Streifung.

Clausilia (Cristataria) porrecta Rssm.

var. *multicostata* Naeg. n.

Differt a forma typica *Cl. porrectae* Rssm. crebrioribus costis et sutura filiformi. Hab. Berythi in Syria.

Während die typische Form von *porrecta* Rm. auf den einzelnen Umgängen etwa 20—22 starke Rippen aufweist, hat diese neue Form deren 27—28. Ebenso ist die fadenförmige Naht nur der neuen Varietät eigen. Im Uebrigen mit dem Typus übereinstimmend.

Unter andern bekannten Arten fand sich auch die schöne *Clausilia (Cristataria) prophetarum* Bgt. die zu den Seltenheiten gehört; ebenso *Cl. Staudingeri* Bttgr., die Herr Prof. Dr. Boetger im „Nachrichtsblatt“ 1890 eingehend beschrieben hat. Während die beschriebenen eine Höhe von 22 mm aufweisen, zeigen die wenigen eingetroffenen Exemplare eine Höhe von 30—32 mm, sind aber zum grossen Theil decollirt.

Im Frühling 1895 erhielt ich eine erhebliche Anzahl lebender *Helix syriaca* Ehrenb. *Clausilia Boissieri* Charp., *resicalis* Friv., *Leucochroa cariosa* Oliv. und *Cyclostoma glaucum*. Ich setzte alle diese lebenden Individuen aus, zu

denen ich noch eine Anzahl *Cl. Dupouxi* Naeg., *laevicollis* var. *tocatensis* Naeg., *Buliminus tournefortianus* Fér. aus Armenien und *Stenogyra decollata* L. grosse Form aus Algier gesellte. Der Platz an der Nordseite meines Hauses war gerade kein günstiger, allein ein besserer konnte nicht gewählt werden. Als ich mich einige Tage nach der Aussetzung der Ankömmlinge umschaute, hatte fast alles die Flucht ergriffen. *Hel. syriaca* Ehr. konnten wir noch nach Wochen an Gesträuchern finden, auch *Buliminus tournefortianus*, dagegen hatte sich *Leucochroa* an keiner Pflanze gezeigt, sondern kroch auf dem Erdboden herum: *Cyclost. glaucum* lebte versteckt im Moos. Dagegen stiegen die Clausilien sofort ausschliesslich an die Mauer des Hauses empor und setzten sich den ganzen Sommer daran fest. Erst im Spätherbst zeigten sie etwas Leben und veränderten ihre Stelle, stiegen aber nicht höher als einen Meter über den Erdboden. Von was sie sich nährten, konnte ich nicht ermitteln. Da der Winter 1895—96 sehr milde war, sah ich noch am 15. Dezember einen Theil der *Cl. Boissieri* Ch. am Mauerwerk herumkriechen. Bei eintretendem Frost verschwanden dann auch diese. Im kommenden Frühling war ich sehr darauf gespannt ob auch wieder etwelche zum Vorschein kommen würden. Aber von der ganzen Sippschaft kommen nur 2 einzige *Cl. Boissieri* wieder ans Tageslicht um wie im Jahre zuvor wieder an der Mauer den ganzen Sommer über Siesta zu halten. Ob nun ihre Genossen insgesamt dem Klima erlegen sind oder sonstigen Umstände, weiss ich nicht. Es ist nicht unwahrscheinlich, dass auch Häher und Amseln an der Stelle Umschau gehalten haben, wo die Schnecklein ihren Winterschlaf hielten. Da auch wie letzten Herbst wieder eine Anzahl von *Cl. Boissieri* hier Herberge genommen haben, so wollen wir nochmals sehen, wie viele im nächsten März zum Vorschein kommen.

Neue *Helix*-Formen aus dem Mainzer Tertiär.

Von

Prof. Dr. O. Boettger in Frankfurt a. M.

Subgen. *Hemistenotrema* n.

Char. Differt a subgeneribus *Triodopsis* Raf. et *Stenotrema* Raf. defectu completo lamellae magnae parietalis: caeterum et praecipue forma peristomatis illis simillimum.

In der Gestalt der rechten Mundlippe gleicht diese ausgestorbene *Helix*-Form, von der ich die gleich zu beschreibenden zwei Arten aus dem Oberoligocaen von Hochheim kenne, durchaus den nordamerikanischen Arten der Untergattungen *Triodopsis* und *Stenotrema*, die sich der Schale nach bekanntlich wenig von einander unterscheiden und nur durch die Breite der Rippen auf dem Kiefer an lebenden Thiere zu trennen sind. Namentlich ist die eine der fossilen Formen in Grösse, Gehäuseform und Aussenlippe mit *St. hirsutum* Say direkt vergleichbar, während die andere mehr an *St. monodon* Rack. erinnert. Der schwerwiegende Umstand, dass diesen fossilen Formen die für *Stenotrema* und *Triodopsis* so charakteristische, kräftige, radial gestellte Parietallamelle, die die Mündung von oben her verengern hilft, gänzlich abgeht, zeigt uns zwar, dass an eine direkte Verwandtschaft der tertiären Arten mit den heutigen Nordamerikanern nicht zu denken ist, ihre sonst völlige Uebereinstimmung, die eine Beziehung zu indo-malayischen *Helix*-Formen absolut ausschliesst, mit amerikanischen Arten bestätigt aber wieder die Richtigkeit meiner schon häufig ausgesprochenen und namentlich gegen Pilsbry vertheidigten Ansicht, dass die Landschnecken der europäischen Eocän- und Oligocänzeit in erheblichem Masse sich an solche des Faunengebiets der Südstaaten Nordamerikas anlehnen. Mit der chinesischen, sich an *Gonostoma* anschliessenden Untergattung *Moellendorffia* besteht keine Beziehung.

Helix (Hemistenotrema) quadrisinuosa n. sp.

Char. T. minute perforata, perforatione semiobtecta, depresso-subglobosa; spira breviter conica; apex obtusulus. Anfr. 5 lente accrescentes parum convexi, sutura distincta separati, superne distinctius quam inferne striati, ultimus ad peripheriam rotundato-angulatus, inferne subinflatus, ante aperturam subito et valde deflexus et undique profunde constrictus, parte superâ anfr. ultimi ante constrictionem fere cristiformi-inflata. Apert. obliqua, contracta, angusta, tri- vel potius quadrisinuosa; perist. latissime expansum et plane reflexum, margine interno arcibus tribus distincte trisinuoso; sinulus internus praeterea tuberculo parvo in columella sito subbifidus.

Alt. $4\frac{1}{2}$, diam. maj. 7, min. $6\frac{1}{2}$ mm.

Fundort. Oberoligocäner Landschneckenkalk der Steinbrüche zwischen Flörsheim und Hochheim. — Von diesem seltenen Schnecken sind bis jetzt zwei Stücke bekannt, die erst im Laufe des letzten Jahres gesammelt worden sind. Das prächtige, ganz tadellos erhaltene Originalstück, nach dem die obige Diagnose gemacht worden ist, befindet sich in der Sammlung der Senckenbergischen naturforschenden Gesellschaft zu Frankfurt a. M. und wurde mir von meinem Freunde Prof. Dr. Friedr. Kinkelin zur Beschreibung anvertraut, das andre weniger vollständige, aber immerhin noch recht gut erhaltene Exemplar besitzt Herr Dr. Aug. Müller (Linnaea) in Berlin.

Bemerkungen. Ob diese Art behaart war, wie es die folgende ist, lässt sich an den bis jetzt gefundenen Stücken mit Sicherheit nicht entscheiden. Ich wenigstens habe Haargruben daran nicht entdecken können.

Helix (Hemistenotrema) heydeni n. sp.

Char. Differt a *H. quadrisinuosa* Bttgr. t. aliquantulum majore, spira ut videtur minus elata, foveolis crinium dis-

tinclis, magnis, quincunciatim dispositis, laxe sitis, anfr. celerius accrescentibus, ultimo superne minus angulato, periphèria magis rotundato, apert. auriformi vel trapezoidea, subquadrangula, non distincte sinuosa, perist. latissime expanso, margine interno labii dextri basi sinuoso-prolapso vel subeffuso, margine columellari reflexo et umbilicum fere omnino tegente.

Alt. 5 (?), diam. maj. $8\frac{1}{4}$, min. $7\frac{1}{4}$ mm.

Fundort. Oberoligocaener Landschneckenkalk der Steinbrüche zwischen Flörsheim und Hochheim. — Von dieser Schnecke kenne ich nur das beschriebene Exemplar meiner Sammlung, das leider ein etwas eingedrücktes Gewinde besitzt. Ich fand es vor mehr als 30 Jahren und legte es in der Hoffnung zur Seite, dass ich wohl später noch ein vollständiges Stück erhalten würde. Diese Hoffnung hat sich nicht erfüllt, aber die Auffindung der verwandten *Hx. quadrisinuosa* zwingt mich, mit der Beschreibung auch dieser merkwürdigen Form nicht mehr länger zu zögern. Ich nenne sie nach meinem um die Erforschung namentlich der heimischen Insektenwelt hochverdienten Freunde Major Dr. L. von Heyden in Bockenheim.

Bemerkungen. Ich glaube nicht, dass die beiden eben beschriebenen Formen sich auf eine einzige Art zurückführen lassen; die Unterschiede sind doch zu gross und zu zahlreich. Nach meinen Vergleichen wäre die vorliegende Art von den nordamerikanischen *Stenotremen* etwa, wie bereits bemerkt, mit *St. monodon* Raek. var. *fraterna* Say in Beziehung zu bringen, was Nabelbildung, Form und Stellung der äusseren Mundlippe und Behaarung anlangt. *Hx. quadrisinuosa* steht dagegen, wie wir oben schon gehört haben, durch die Entwicklung zweier durch tiefe, bogige Ausrandungen getrennten Spitzen auf der Basis des Innenrandes der rechten Mundlippe dem *St. hirsutum* Say näher, bei dem aber der basale „notch“ kaum die Hälfte der Breite wie bei der fossilen Art erreicht.

Helix (Gonostoma) jungi n. sp.

Char. Differt ab *H. osculum* Tho. umbilico semper omnino clauso, lamina columellari peristomatis obtecto.

Alt. $5\frac{1}{2}$ —7, diam. maj. 9— $10\frac{1}{2}$, min. $8\frac{1}{4}$ — $9\frac{1}{2}$ mm.

Fundort. Im untermiocaenen Hydrobienkalk von Budenheim bei Mainz, zuerst von Herrn Karl Jung, Kaufmann in Frankfurt a. Main, entdeckt und ihm zu Ehren benannt. Ich besitze zwei tadellose Stücke von diesem Fundort in meiner Sammlung. Ein Stück habe ich auch aus den etwas älteren, aber ebenfalls noch untermiocaenen Kalken der Kurve bei Wiesbaden, wo die Art neben der typischen *Hx. osculum* Tho., aber ohne Uebergänge mit ihr zu bilden, vorkommt.

Bemerkungen. Der Grund, weshalb ich diese fünf Umgänge zeigende, der *Hx. osculum* sehr nahe stehende Form spezifisch von dieser Art abtrenne, liegt vornehmlich darin, dass sie nicht bloß in einer wesentlich jüngeren Schicht (im Untermiocaen) auftritt — die tief genabelte *Hx. osculum* Tho. lebte bei uns besonders zahlreich im oberoligocaenen Landschneckenkalke von Hochheim —, sondern weil sie in den höheren Schichten, z. B. bei Budenheim, konstant, ohne Uebergänge zu zeigen, und mit Ausschluss der Stammart angetroffen wird. — Von der sonst noch vergleichbaren, nabellosen *Hx. devexa* Rss. unterscheidet sich *Hx. jungi* durch derbere Schale, domförmiges Gewinde und das die (bei der böhmisch-steierischen Art deutliche) Perforation überkleidende Spindelblech und von der noch etwas näher stehenden schwäbischen *Hx. osculina* Sbr. durch gedrückt-domförmiges, nicht kegelförmiges Gewinde, bedeutendere Grösse und ebenfalls durch die starke Verbreiterung des Peristoms in der Nähe der Durchbohrung, die bei der neuen Art breit und callös verdeckt wird. Am nächsten steht ihr aber *Hx. coarctata* Klein aus dem Ober-

miocaen von Oberschwaben. Auch bei dieser Art ist aber im allgemeinen ein spitzeres, weniger konvexes Gewinde die Regel, und der Collumellarrand bleibt in der Nähe der verdeckten Durchbohrung wulstig und ist nicht verbreitert und über die Nabelgegend umgeschlagen wie bei der vorliegenden Form.

Zu welcher lebenden Untergattung alle diese Schnecken zu stellen sind, ist nicht leicht zu sagen. Was *Hx. osculum* Tho. anlangt und auf unsere *Hx. jungi*, als nächstverwandte Art, jedenfalls auch Bezug haben muss, so verweist Sandberger auf *Gonostoma* und namentlich auf die Gruppe der *G. coreyrensis* Fér. als nächste Verwandte. Wenn ich nun auch die Bemerkung nicht unterdrücken will, dass, namentlich auch in der Aufrollung der Oberseite, der Vergleich mit gewissen nordamerikanischen *Mesodon*-Arten (wie z. B. mit *M. devius* Gould var. *mullani* Bland) vielleicht ebenso nahe liegt, wie der mit den altweltlichen *Gonostomen*, so passt doch Sandberger's Ansicht insofern vortrefflich hierher, als *Hx. jungi* genau in demselben Verwandtschaftsverhältnisse zu *Hx. osculum* steht, wie die seltene lebende, in der Nabelbildung ähnliche, wenn auch weit gedrücktere *Hx. barbata* Fér. aus 6000' Höhe in den Bergen von Kreta sich zur gemeinen *Hx. coreyrensis* Fér. verhält, die ich, wie alle übrigen in dieser Arbeit genannten Schnecken, natürlich direkt verglichen habe.

Helix hochheimensis n. sp.

Char. T. sat aperte umbilicata, umbilico ad aperturam ampliato, circa $\frac{1}{6}$ latitudinis baseos aequante, depresso conico-globosa, solida; spira convexa; apex parvus, acutulus. fere mammillatus. Anfr. fere $5\frac{1}{2}$ vix convexiusculi. ad suturam profunde impressam planati, superne striis impressis angustis, fasciculatis, hic illic et praesertim ad suturam validioribus distincte striati, inferne sublaevis, ultimus ad

aperturam subampliatus, nullo modo descendens, superne fere planus, periphæria leviter angulato-rotundatus, basi planatus. Apert. truncato-ovalis, latior quam alta; peristoma simplex, acutum, in faucibus distincte labiatum, labio perprofundo, lato, calloso, marginibus subdistantibus, callo tenuissimo junctis, supero strictiusculo, oblique decurrente, basali bene curvato, columellari leviter incrassato, protracto, sed haud reflexo.

Alt. 5, diam. maj. 8, min. $6\frac{3}{4}$ mm.

Fundort. Oberoligocaener Landschneckenkalk der Steinbrüche zwischen Flörsheim und Hochheim, nur in dem einen tadellosen Stücke meiner Sammlung bekannt.

Bemerkungen. Diese höchst auffallende Schnecke könnte man für eine starkschalige, tief innen nach Art einer Xerophile gelippte *Hyalinia* oder für einen weitgenabelten *Mesomphix* halten: auch mit *Omphalosagda* oder *Macrocycoloides* möchte man sie vergleichen können, die in diesem Falle eine atypische Lippenbildung besitzen würden. Da Haargruben fehlen, die Schale auffallend solid ist und auch der Spindelrand keinen Umschlag hat, ist eine Verwandtschaft mit *Fruticicola* wohl ausgeschlossen; gegen *Xerophila* spricht der ganze Habitus. Es bleibt mir also nichts anderes übrig, als zu erklären, dass mir die Verwandtschaft des vorliegenden Schneckchens noch vollkommen dunkel ist.

Necrologie.

Am 30. August 1896 starb in Genf Dr. Aug. Brot, der genaueste Kenner der Melanien, im Alter von 75 Jahren.

Kleinere Mittheilungen.

Unser verstorbenes Mitglied B. Schmacker hat ausser seinen Sammlungen und seiner reichen Bibliothek seiner Vaterstadt Bremen auch ein erhebliches Kapital vermacht, von dessen Zinsen ein wissen-

schaftlicher Beamter speziell zur Pflege der Malakozoologie und Conchylienkunde am Museum in Bremen angestellt werden soll. Auch hat derselbe dem Senat die Verpflichtung auferlegt, alsbald eine wissenschaftliche Bearbeitung seines Nachlasses durch kompetente Fachleute zu veranlassen.

Literaturbericht.

Locard, A., Notices Conchyliologiques XL. A propos de l'Helix intersecta Poiret. — In L'Echange. Revue Linneenne Année XII p. 117.

Keine n. sp.

Journal de Conchyliologie. Vol. 44 No. 1. 1896 (eingelaufen 20. Decbr. 1896).

- p. 5. Hidalgo, Dr. J. G., Observations sur quelques Cochlostyla des Philippines. Es werden behandelt: *dubiosa* Pfr., *speciosa* Jay, *fuliginata* Mrts (= *Axina belone* Jous.), *sowerbyi* Hid. nom. nov. = *decipiens* Sow. fig. e. f.; *bicolorata* Lea, *cunctator* Rve., *hololeuca* Pfr., *naujanica* Hid., *evanescens* Brod. (= *Phengus groulti* Jous.), *ponderosa* Pfr., einschliesslich *xauthobasis* Pilsbry.; — *indusiata* Pfr., *carneola* Grat., *pictor* Brod., *carinata* Lea, *semperi* Mlldff., *antoni* C. Semp., *belcheri* Pfr., *boettgeriana* Mlldff., *cailliaudi* Desh., *grandis* Pfr., *chlorochroa* Sow., *luengoi* Hid., *solai* Hid., *sylvanoides* C. Semp., *festiva* Don., *chrysacme* Q. et Mlldff., *lignicolor* Mlldff., *princeps* Rve., *solida* Pfr., *moreleti* Pfr., *fischeri* Hid. —
- p. 47. Hidalgo, Dr. J. G., sur l'habitat den *Cypraea aurantium* ou *aurora* Sol. Die angeblich philippinischen Exemplare kommen ausschliesslich von Guam, Marianen: sie kosten in Manila 80—100 Fes.
- p. 48 Crosse H., Additions à la Faune malacologique terrestre et fluviatile de la Nouvelle-Caledonie et de ses dependances. — *Diplomphalus gravei* heisst richtiger *gravei*. — Das Vorkommen von *Hel. pomatia* beruht auf einer Verwechslung, es ist *H. aspersa*.
- p. 51. Hervier, le R. P. J., Descriptions d'espèces nouvelles de Mollusques provenant de l' Archipel de la Nouvelle-Calédonie. Es werden die schon früher diagnostizierten Pleurotomiden abgebildet, nämlich auf Taf. 1: *Drillia carnicolor*, *suavis*; *Clavus rugizonatus*, *protentus*, *gibberulus*, *leforestieri*, *Surcula gatchensis*,

Glyptostoma lamproideum, jousseaumiei; — auf Taf. 2:
Glyptostoma leucostigmatum, gaidei, aubrianum, globulosum
crosseanum, disconicum, subspurcum, goubini; — auf Taf. 3:
Glyptostoma parthenicum, melanoxytum, tigroidellum, fastigiatum
strombillum, trigonostomum, alphonsianum, callistum. ←

p. 109 Necrologie. Die Todtenliste von 1895 enthält Necrologie von
Bayle, Saint-Simon, Huxley, Loven, Strobel und Doderlein.

The Journal of Conchology, (Leeds) Vol. VIII No. 10.

p. 329. Robertson, D., Obituary of

p. 339. Marschall, J. T., Additions to British Conchology (To be cont.)
Giebt zahlreiche neue Fundorte und Beobachtungen über
Vorkommen.

*Proceedings of the Royal Physical Society of Edinburgh
Session 1895—1896.*

p. 166. Scott, Thomas. Report on a Collection of Marine Dredgings
and other Natural History Materials made on the West Coast of
Scotland by the late George Brook. Enthält auch ein Verzeich-
niss dort gedrankter Mollusken; keine n. sp.

*Möllendorff, Dr. O. von, Binnenmollusken von den Talaut-
Inseln.* In Abh. Zool. Museum Dresden 1896/97 No. 4.

Neu. Obbina meyeri p. 1. — Ferner noch Corasia physalis,
tukanensis, 2 Batissa sp. — Gleichzeitig wird in einer An-
merkung durch Herrn A. B. Meyer Hemitrichia guimarasensis
Thiele für identisch mit H. oblita Mildff. erklärt und eingezogen.

*Fulton T. W., the past and present condition of the Oyster
Beds in the Firth of Forth.* In Rep. Fish. Board
Scotl. 1896. — Non vidi.

Jatta, G., i Cefalopodi viventi nel Golfo di Napoli. (Sistematica).
In Fauna und Flora des Golfes von Neapel Mono-
graphie XXIII.

Mit dem Erscheinen des 31. Tafeln umfassenden Atlas ist dieses
prächtige Werk jetzt abgeschlossen.

L'Échange. Revue Linnéenne. Année 12. —

No. 144. Locard, Arnould, Notices Conchyliologiques. No. 41. Sur le
Ranella gigantea de Lamarck. — Entwickelt die Unterschiede
zwischen der mediterranen und der atlantischen Form, welche
letztere mit der fossilen der Subappaninschichten übereinstimmt.

← — Année 13.

No. 1. Locard, Arnould, Notices Conchyliologiques. — No. 42. Scalaridiae nouveaux. *Sc. pachya*, Azoren, in 1258 m.; — *Sc. mirifica* P. Fischer, westlich von Marocco, in 2000 m.; — *Sc. polygyrella* P. Fischer, zwischen den Azoren und Europa, in 4255 m.; — *Sc. dissoluta* Fischer, vor Portugal in 5307 m. und Capverden, 618 m. — No. 43. *Cadulus* nouveaux. — *Cad. senegalensis* vom Senegal, 3200 m.; — *Cad. strangulatus*, Golf von Gascogne und Golf du Lion bis 2000 m.; — *Cad. monterosatöi*, westlich von Cap Finistere, 2000 m.; — *C. artatus* Jeffr., Golf von Gascogne, bis 2051 m.

Martens, Ed. von, einige Land- und Süßwasser-Schnecken von den Inseln Lombok und Boneratu. In Sitzungsber. Gesellsch. naturf. Fr. Berlin 1896 No. 10 p. 157.

Auf der durch die Wallace'sche Gränzlinie wichtigen Insel Lombok sammelte Fruhstorfer zehn Arten nämlich: *Nanina nemorensis* Müll., *Hemiplecta Fruhstorferi* n., *Helicarion lineolatus* Mrt., *Helix smiruensis* Mouss., *Helix infracta* Mrt., *Stenogyra discernibilis* n., *St. panayensis* Pfr. und *Limnaea longula* v. *brevis* Mouss. — Davon sind drei geographisch neutral, vier zeigen Uebereinstimmung mit den grossen Sundainseln, drei mit den östlichen Regionen. Also ein ganz allmählicher Uebergang, keine Gränzlinie. — Boneratu zwischen Celebes und Flores ergab vier Arten, *Cyclotus vicinus* E. A. Smith, *Helicina oxytropis* Gray, *Plectotropis crassiuscula* E. A. Smith und *Eulota argillacea* Fér., es ist demnach eher mit Flores und Timor, als mit Celebes zu vereinigen.

Nene Mitglieder:

Herr O. Wohlberedt, Triebes; Herr Dr. M. Meissner, Berlin.

Eingegangene Zahlungen:

Wohlberedt, O., T. Mk. 12.—; Hofer, W., Mk. 12.—; Riemenschneider, N., Mk. 6.—; Clessin, O., Mk. 6.—; Goldfuss, H., Mk. 6.—; Protz, K., Mk. 12.—; Salm-Salm Fürst, A., Mk. 6.—; Arnold, N., Mk. 6.—; Ponsonby, L., Mk. 6.—; Schmidt, W., Mk. 6.—; Wiegmann, J., Mk. 6.—; Strubell, F., Mk. 6.—; Meissner, B., Mk. 6.—; Pässler, B., Mk. 6.—; Merkel, B., Mk. 6.—; Rosen, Baron, St., Mk. 6.—; Tschapeck, W., Mk. 6.—; Pfeffer, H., Mk. 6.—; Löbbecke, D., Mk. 6.—; Dalla-Torre, J., Mk. 6.—; Merkel, B., Mk. 6.—; v. Martens, B., Mk. 6.—; v. Monsterberg, B., Mk. 6.—; Gesellschaft, Naturforsch. i. Görlitz, Mk. 6.—.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwabenheim a. M.
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 26. Februar.

Nachrichtsblatt

der deutschen

Malakozologischen Gesellschaft.

Neunundzwanzigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel monatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtsblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtsblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von **R. Friedländer & Sohn in Berlin** zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozologie.

Diagnosen neuer Arten aus Kükenthals Ausbeute.

Von

W. Kobelt.

1. *Helicarion kükenthali* n.

Testa rimata, depresso-globosa, tenuis, pellucida, subtiliter plicato-striatula, lineis spiralibus leviter impressis decussata, nitens, corneo-fulva, subtus pallidior. Anfractus 4 rapide crescentes, convexi, sutura appressa, marginata, crenulata disjuncti, ultimus tumidus, magnus. Apertura valde obliqua, perampla, rotundato-ovalis, modice excisa; peristoma rectum, acutum, margine columellari superne breviter reflexo.

Diam. maj. 24, alt. 18, apert. lat. 14,5, long. 15,5 mm.

Halmahera alt. 3000'.

2. *Everettia möllendorffi* n.

Testa rimata, depressa, solidula, striatula, nitens, straminea; spira breviter elevata, lateribus fere strictis. Anfractus 5 lente accrescentes, sutura profunda discreti, sat convexi. Apertura parum obliqua, late elliptica, sat excisa; peristoma rectum, acutum, margine columellari superne brevissime reflexo.

Diam. 13; alt. 7,5 mm.

Minahassa.

3. *Vitrinoconus celebesianus* n.

Testa late et pervie umbilicata, umbilico subcylindrico circiter $\frac{1}{3}$ diam. adaequante, trochiformis, tenuis, subpellucida, curvatim striatula, nitidula, corneo-fulva; spira sat elevata, lateribus concavis; anfr. 8 plani, lentissime crescentes, sutura per carinam exsertam brunneam filomarginatam disjuncti, ultimus acute carinatus, basi vix convexiusculus, circa umbilicum angulatus. Apertura modice obliqua, angusta, securiformis; peristoma simplex, rectum.

Diam. maj. 6,5, alt. 3,5 mm.

Minahassa. Der erste sichere Vitrinoconus ausserhalb der Philippinen.

4. *Dendrotrochus celebesianus* n.

Testa imperforata, depresso tectiformis, solidula (? corneo-brunnea); spira breviter elevata, lateribus strictis. Anfractus $6\frac{1}{2}$ plani, lente accrescentes, acute carinati, sutura per carinam exsertam canaliculata disjuncti, striatuli, pone carinam lineolis spiralibus confertis cincti, ultimus carina utrinque exserta, peracuta munitus, basi glabratus. Apertura modice obliqua, arcta, securiformis; peristoma superne rectum, basi modice expansum, undique intus labiatum.

Diam. maj. 9; alt. 4,5 mm.

Minahassa. Die erste Art der Gattung von Celebes.

5. *Raphaulus kükenthali* n.

T. sat aperte umbilicata, oblique ovato-oblonga, solidula, subpellucida, confertim costulato-striata, sericina, olivaceo-brunnea; anfractus 6, primi 4 sat convexi, regulariter accrescentes, spiram subregulariter conicam efficientes; duo ultimi distorti, ultimus descendens, pone aperturam paululum ascendens, ventresubapplanatus; apertura verticalis, circularis; peristoma late expansum, breviter reflexiusculum; canalis suturalis longus; orificium anfractui penultimo adnatum, ovale, a latere apertum. Operculum corneum sat concavum, anfr. 6.

Alt. 12, diam. maj. 8, apert. cum perist. 5,5, intus $3\frac{1}{3}$ mm.

Hab. ad fluvium Baram ins. Borneo septentrionalis.

Steht in der Grösse zwischen *R. bombycinus* Pfr. (14 mm) und *pfeifferi* Issel (10,5 mm). Die streptaxide Abweichung der letzten Windung ist stärker als bei der ersteren, aber schwächer als bei der zweiten, von beiden scheidet sie der seitlich geöffnet Nahtkanal; die Oeffnung ist bei den beiden älteren Arten von vorn sichtbar.

6. *Cyclotus (Pseudocyclophorus) euryomphalus* n.

Testa late et aperte umbilicata, depressa, solida, leviter striatula, lutea, strigis flammulatis castaneis picta; spira brevissime conoidea. Anfractus 5 teretes, sat celeriter accrescentes, sutura profunda fere canaliculata disjuncti, ultimus ad aperturam brevissime campanulatus. Apertura parum obliqua, sat ampla, circularis; peristoma duplex, internum breviter porrectum, externum brevissime expansum.

Diam. maj. 18, alt. 10,5, diam. apert. c. perist. 7,7 mm.

Halmahera.

7. *Pupina (Siphonostyla n.) longituba* n.

Testa oblique ovata, subirregularis, solidula, laevigata, nitens, (aurantiaca vel fulvo-brunnea?); anfractus 5 convexiusculi, superiores spiram subregulariter breviter cono-

ideam efficientes, penultimus paullum, ultimus valde devians, distortus, ventre applanatus, valde descendens, ad aperturam breviter ascendens. Apertura verticalis circularis; peristoma rectum, valde incrassatum, late porrectum, margo superus in anfractum penultimum protractus. Canalis superus sub-circularis, inferne horizontalis, angustus, a latere longissime sursum usque ad peripheriam anfractus ultimi protractus, lamella columellari late recurvata obtectus.

Diam. 12, alt. 14, alt. obl. 15, lat. anfr. ult. 9, diam. apert. cum perist. 6,5, long. canalis inf. 8 mm.

Halmahera.

Eine durch die eigenthümliche Verlängerung des unteren Kanales ausgezeichnete Art, welche mit *Pupina lobifera* Mrts. zusammen eine eigene Untergattung bilden muss, für welche Möllendorff und ich in den in (nächster Nummer beginnenden) systematischen Katalog der Pneumonopomen den Namen *Siphonostyla* vorschlagen.

Drei neue Arten.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

1. *Plectopylis linteræ* Möllff.

T. sinistrorsa, latissime umbilicata, discoidea, solidula, subtiliter plicato-striata, lineis spiralibus tenuibus decussata, luteo-flava, strigis castaneis regulariter variegata. Spira vix prominula. Anfractus 6 lente accrescentes, planiusculi, ultimus supra peripheriam subdistincte angulatus, tum convexiusculus, circa umbilicum subangulatus, antice breviter deflexus. Apertura maxime obliqua, oblique cordiformis; peristoma sat expansum, reflexum, valde incrassatum, albolabiatum, marginibus callo vallido elevato continuis. Lamella

parietalis marginem attingens, intus producta, in tertia parte anfractus lamellam transversam duplicatam attingens; lamellae palatales 4, superne 2 spirales quarum supera longior, tum verticalis 1 longa, denique infera spiralis brevis.

Diam. 16,5, alt. 6,5 mm.

Hab. Pegu (Miss. J. E. Linter).

2. *Gonostoma* (*Drepanostoma*) *omphalospirum* Mlldff.

T. late, aperte et profunde umbilicata, discina, tenuiuscula, transverse striatula, opaca, pruinosa, punctis impressis subregulariter dispositis et in illis setis brevibus deciduis induta, brunneo-fulva. Spira profunda, modo umbilici immersa. Anfr. 7 arcissimi, lentissime accrescentes, ultimus lateraliter valde compressus, superne et inferne obtuse angulatus, medio convexiusculus, antice paullulum ascendens, tum longiuscule descendens. Apertura modice obliqua, angusta, inverse auriformis, peristoma modice expansum, vix reflexiusculum, hepatico-labiatum.

Diam. maj. 10,5, min. 9,75, alt. 5,5 mm.

Hab. Badung provinciae sinensis Hubei.

Diese sehr auffällige Art besitze ich seit geraumer Zeit von dem Missionar L. Fuchs, habe sie aber nicht beschrieben, um ein Zusammenfallen mit einem Gredler'schen oder Heude'schen Namen zu vermeiden, da ich annehmen konnte, dass auch sie die Art erhalten hätten. Sie ist aber von keinem der beiden Collegen beschrieben worden. Von ihren Nächstverwandten, *G. biconvavum* Heude und *diplomphalum* Mlldff., ist sie durch die ausserordentlich engen, zahlreicheren, Windungen und das fast ebenso tief wie der Nabel eingesenkte Gewinde scharf geschieden.

Die drei chinesischen Arten gehören mit *G. nautiliforme* Porro zu *Drepanostoma*, wozu ich auch das fossile *G. involutum* Tho. aus dem Oberen Oligocän von Tuthoric rechne. Letztere Art steht den Chinesen auffällig nahe.

Wir müssen annehmen, dass zur Tertiärzeit dieser Typ über einen grossen Theil Europas und Asiens verbreitet war und dass sich im Westen wie im Osten Relikten dieser Fauna erhalten haben.

Die übrigen chinesischen *Gonostoma*-Arten gehören zu *Trigonostoma* (*subobvolutum* Anc.) und *Aspasita* (*uninodatum* Gredl. und *binodatum* Mlldff.); sie zeigen ein analoges geographisches Verhältniss, indem auch sie von ihren europäischen Verwandten durch weite Zwischenräume getrennt sind.

3. *Papuina linterae* v. Mlldff.

T. imperforata, depressa trochiformis, solidula, transverse striatula et lineis spiralibus confertis subrugulosis sculpta, albida taeniis spiralibus fuscis superne 4, basi 3 ornata. Spira subregulariter conica, sursum purpurascens, apice obtusulo nigricante. Anfr. $4\frac{1}{2}$ vix convexiusculi, ult. carina acuta utrimque exserta carinatus, antice subito valde deflexus, basi vix gibber. Apertura maxime obliqua, irregulariter trapezoidalis; peristoma late expansum, reflexiusculum, atrolabiatum, margo superus leviter signoideus, columellaris latissime appressus, callo crassiusculo nigricante cum illo continuus.

Diam. maj. 44.5, min. 36. alt. 27.5. Ap. lat. 30, long. 20 alt. 11. Columellae lat. 10 mm.

Neuguinea (Miss. J. E. Linter). Diese schöne Form bestätigt was Pilsbry (Tryon Man. VII p. 54) über die Verwandtschaft von *P. diomedes* Braz. mit *naso* v. Mart. sagt; sie steht ziemlich genau in der Mitte zwischen beiden.

Von letzterer unterscheidet sie die bedeutendere Grösse, die schwächere Doppelkurve des oberen Mündsaumes und daher den Mangel des dreieckigen Zipfels an demselben, auch ist die letzte Windung nicht so stark hinter der Mündung aufgetrieben und stärker, fast senkrecht herabgebogen.

Von diomedes scheidet sie der schärfere Kiel, das niedrigere Gewinde, der plötzlich herabgebogene letzte Umgang und die S förmige Krümmung des oberen Mundsauemes.

Diagnosen neuer und kritischer Landdeckelschnecken.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Truncatella stimpsoni Stearns:

T. rimata, subcylindrica, truncata, pallide fulva, costulis sat validis — 25 in anfr. ultimo — sculpta. Anfr. qui restant $4\frac{1}{2}$ sat convexi, sutura profunde impressa disjuncti, ultimus pone aperturam crista transversa valida indutus. Apert. verticalis, oblique ovalis, peristoma superne appressum leviter expansum.

Diam. 1,9, alt. 4,5 mm.

Truncatella Stimpsoni Stearns Proc. Calif. Acad. IV. 1872 p. 248, t. I f. 5 (teste Pfr. Mon. Pneum. Suppl. III p. 21).

Hab. in California (comm. R. Damon).

Taheitia anctostoma Quadr. et Mlldff.

T. rimata, subcylindrica, solidula, costis elevatis sat distantibus — 21 in anfr. penultimo — sculpta, fulva aut rubella. Spira truncata. Anfr. qui supersunt 5 planulati, sutura profunda disjuncti, ultimus basi fortiter cristatus, crista cum peristomate externo continua. Apertura perarcta, oblique oviformis, peristoma externum late patens, valde incrassatum, internum solutum, porrectum, modice expansum.

Alt. 6,5, diam. 2,75 mm.

Hab. in parte septentrionali insulae *Mindanao* et ad oppidum Puerto Princesa insulae Paragua leg. J. Quadras.

Taheitia tessellata Bttg. (ms.)

T. rimata, subcylindraneo-turrita, costulis flexuosis saepe interruptis et confluentibus, confertis, circa 50 in anfr. ultimo, sculpta, pallide lutescens aut pallide rubella, ad suturam maculis albis tessellata. Spira sensim attenuata truncata. Anfr. qui supersunt 6 convexiusculi, sutura sat impressa disjuncti, ultimus infra peripheriam subdistincte angulatus. Apertura fere verticalis, irregulariter ovalis, peristoma superne appressum, continuum, sat expansum, sinuosum.

Diam. 4, alt. 11 mm.

Hab. in archipelago Bismarckiano.

Blanfordia bensoni A. Ad.

T. rimata, pyramidata, solidula, subtiliter striatula, olivaceo-straminea, opaca. Spira turrita, regulariter conica apice eroso. Anfr. qui supersunt 5, sat convexi, sutura profunde impressa disjuncti, ultimus paullum distortus, antice ascendens. Apertura verticalis obliqua ovalis; peristoma continuum superne adnatum, vix expansum, longe porrectum.

Diam. 5,2, alt. 9 mm.

Hab. prope oppidum Hakodati insulae japonicae Jesso-leg. cl. B. Schmäcker.

Leptopoma latilabre Mart.

T. anguste umbilicata, subdepresso-turbinata, solidula, subpellucens, subtiliter striatula, microscopice decussata, alba. Spira modice elevata, lateribus strictis. Anfr. 5^{1,2} convexi, ultimus ad peripheriam subangulatus. Apert. modice obliqua, subcircularis, peristoma distincte duplex, externum late expansum, ad umbilicum profundiuscule sinuatum, attenuatum, internum callo crassiusculo continuum, subexpansum.

Diam 13,5, alt. 12, apert. diam. 8,25 mm.

L. vitreum var. *latilabre* Mart. Ostrac. p. 144, t. IV, f. 5.

Hab. Ceram.

Leptopoma fibulinum Quadr. et Mlldff.

T. anguste et semiobtecte perforata, globoso-turbinata, tenuis, subpellucida, subtiliter striatula, lineis spiralibus tenuissimis confertis et liris parum elevatis 5 cincta, alba. Spira sat elevata, subregulariter conica. Anfr. 6 planulati, ultimus convexiusculus, subacute carinatus, carina antice evanescente. Apertura valde obliqua, late ovato-acuminata, peristoma sat expansum, ad perforationem profunde sinuatum, subexcisum.

Diam. 17, alt. 17,5 mm.

Hab. in insulis Calamianes dictis.

Leptopoma antonii Kob.

T. anguste et semiobtecte perforata, solidula, elate trochiformis, subtiliter striatula, lineis spiralibus tenuissimis, maxime confertis decussata, liris elevatis 5 plus minusve distinctis cincta, albida maculis parvis luteo-corneis seriatim picta. Spira valde elevata, subregulariter conica. Anfr. 7 planulati, sutura per carinam exsertam late marginata disjuncti, ultimus convexiusculus, carina peracuta utrimque valde exserta carinatus. Apert. diagonalis, rotundato-rhomboida, peristoma modice expansum, albolabiatum, ad carinam protractum, subcanaliculatum, ad perforationem dilatatum.

Diam. 17, alt. 19,5 mm.

Leptopoma pileus var. *antonii* Kobelt Landdeckelschn. Phil. p. 38, t. V, f. 19—21.

Hab. ad vicum Pamplona insulae Luzon provinciae Cagayan.

Lagochilus romblonense (Hid.)

T. anguste et semiobtecte umbilicata, globoso-turbinata, tenuiuscula, subpellucida, striatula, liris spiralibus numerosis, quarum 4 fortiores, cincta, costulis membranaceis valde diducis induta, pilis longiusculis confertis hirsuta, luteo-fulva, strigis flammulatis castaneis saepe interruptis et ad suturam maculis castaneis et flavidis regulariter alternantibus picta. Spira modice elevata, lateribus fere strictis. Anfr. 5¹/₂ convexi, ultimus tumidus. Apert. modice obliqua, ampla, fere circularis, peristoma modice expansum, albolabiatum, superne ad insertionem subangulatum.

Diam. 14,5, alt. 13, apert. diam. 7,5.

Cyclophorus romblonensis Hid. J. de Conch. 1888 p. 83 (nomen).

Hab. Romblon Philippinarum.

Lagochilus reticulatum Mlldff.

T. sat aperte umbilicata, depressa, solidula, costulis transversis et lineis spiralibus elevatis confertis quasi reticulata, flava, strigis fulguratis castaneis regulariter picta. Spira depresso conoidea. Anfr. 5 convexi, sutura profunda disjuncti, ultimus subcompressus, subangulatus, antice paullum descendens. Apert. sat obliqua, circularis, peristoma modice expansum, labiatum, superne ad insertionem breviter excisum.

Diam. 7,8, alt. 5,5 mm.

Hab. in parte septentrionali insulae Celebes leg. cl. H. Frühstorfer.

Lagochilus barbatum Gld.

T. anguste perforata, sat elate turbinata, tenuis, subpellucida, lineis spiralibus confertis et costulis membranaceis quasi reticulata, brumea. Spira sat elevata lateribus

strictis. Anfr. 5 valde convexi, sutura profunde impressa disjuncti, ultimus ad peripheriam indistincte biangulatus, in angulo utroque serie setorum longiusculorum indutus. Apertura valde obliqua, subcircularis, peristoma vix expansum, ad insertionem distincte excisum.

Diam. 4,5 alt. 4,5.

Cyclostoma barbata Gould Proc. Bost. Soc. N. H. VI 1959 p. 425, *Japonia barbata* Gld Otia p. 104. Kob. Jap. p. 114. — *Lagochilus* b. Mlldff. J. D. M. G. XII p. 364.

Hab. in insula Nippon.

Scabrina laotica Mlldff.

T. late et aperte umbilicata, conoideo-depressa, solidula, subtiliter striatula, costulis membranaceis confertis fasciatim interruptis induta, lutea, strigis flammulatis castaneis et infra peripheriam taenia angusta castanea ornata. Spira breviter conoidea. Anfr. 5 $\frac{1}{2}$ teretes, sutura modice impressa disjuncti. Apert. modice obliqua, circularis, peristoma vix expansum, multiplicatum, subporrectum, superne ad insertionem breviter excisum.

Diam. 9,5, alt. 5,5 mm.

Hab. prope Luang-Prabang regionis Lao leg. cl. C. Roebelen.

Leptopomatoides valvatus Blfd.

T. sat late et pervie umbilicata, depresso turbinata, solidula, subtiliter striatula, olivaceo-flavida, nitidula. Anfr. 5 teretes, ultimus non descendens. Apertura parum obliqua, circularis, peristoma simpléx, rectum, obtusum.

Diam. 7, alt. 5 mm.

Hab. in Canara meridionali Indiae.

Pterocyclus comitis Beddome.

T. latissime umbilicata, depressa, fere discoidea, solida, plicato-striatula, lutea, strigis flammulatis castaneis regulariter picta. Spira brevissime conoidea. Anfr. $5\frac{1}{2}$ teretes, sutura profunda subcanaliculata disjuncti, ultimus antice longiuscule descendens. Apert. diagonalis, circularis, peristoma duplex, internum superne profunde excisum, externum superne in alam tubuli instar compressam antice deflexam productum.

Diam. 16,33; alt. 8,66 mm.

Hab. in montibus Anamalli Indiae.

Pterocyclus pseudocumingi Nev.

T. latissime umbilicata, discoidea, solidula, subtiliter striatula, pallide lutea, strigis flammulatis castaneis et taenia peripherica alba, altera castanea infra illam picta. Spira vix prominula. Anfr. $5\frac{1}{2}$ teretes, sutura profunda impressa disjuncti, ultimus paullum descendens. Apert. modice obliqua, circularis, peristoma duplex, internum superne valde excisum, externum in alam magnam aufractui penultimo adnatam productum. Operculum intus profunde excavatum, extus lamella subtestacea anfr. 7 floris instar convergentibus indutum.

Diam. 14,25; alt. 5 mm.

Pt. cumingi var. Nevill Handl. p. 267. — Pt. pseudocumingi Nev. Mss.

Hab. Tranvancur.

Pterocyclus schmackeri Mlldff.

T. latissime umbilicata, discoidea, subtiliter plicato-striata, corneo-fulva, strigis fulminulatis castaneis interdum dilutis marmorata, ad peripheriam fusco-taeniata. Spira brevissime prominula. Anfr. 5 teretes, ultimus breviter des-

cendens. Apertura diagonalis, circularis, peristoma duplex, internum breviter porrectum, superne profunde excisum, externum latissime expansum, superne in alam compressam anfr. penultimo longe adnatam productum, extus et basi antrorsum leviter involutum, ad umbilicum attenuatum. Operculum intus valde concavum, extus sat convexum marginibus anfractuum lamellatim elevatis.

Diam. maj. 22,5, min. 18, alt. 10,5 apert. diam. (intus) 7, c. perist. 9,5 mm.

Hab. in monte Omi provinciae sinensis Sytshuan.

Platyrrhaphē expansilabris Mlldff.

T. late umbilicata, conoideo-depressa, solidula, subpellucens, transverse plicato-striatula, lineis spirabilis microscopicis decussatula, opaca, subpruinosa, caerulescenti-brunnea, basi pallidior. Spira gradata, apice obliquo, mammillari, glabro. Anfr. 5 teretes, celeriter accrescentes, ad suturam applanati, ultimus longe descendens. Apert. valde obliqua, subcircularis, peristoma late expansum, haud reflexum, superne valde protractum, ad umbilicum attenuatum. Operculum normale, lamina externa sat concava, anfr. 9 oblique striatulis.

Diam. maj. 14, min. 11, alt. 9, apert. diam. 6,25 mm.

Hab. in insulis Busuanga et Tangat archipelagi Calamianes dicti.

Platyrrhaphē schmackeri Mlldff.

T. late et aperte umbilicata, discoidea, solidula, subtiliter plicato-striatula, lineis spiralibus confertis decussata, opaca, brunneo-grisea. Spira vix elevata, apice mucronato, obliquo. Anfr. 5 teretes, ad suturam profunde impressam applanati, fortius plicati, ultimus antice breviter deflexus. Apertura valde obliqua, ampla, subcircularis, peristoma late expansum, subincrassatum, superne protractum, ad umbilicum

attenuatum. Operculum extus paullum concavum, anfr. 10 oblique striatis.

Diam. 17, min. 13, alt. 9,5, apert. diam. 7,5 mm.

Hab. ad fluvium septentrionalem provinciae sinensis Guangdong leg. cl. B. Schmacker.

Opisthoporus deflexus Mlldff.

T. late et aperte umbilicata, umbilico $\frac{1}{4}$ diametri aequante, depressa, solidula, subtiliter plicato-striata, subnitens, olivaceo-straminea. Spira breviter conoidea. Anfr. 5 teretes, ultimus antice longe descendens, breviter solutus. Tubulus suturalis inter anfractum penultimum et ultimi partem solutam abrupte deflexus. Apert. paullum obliqua, circularis, peristoma extus breviter campanulatum, tum leviter involutum. Operculum normale, lamella calcarea parum concava, anfr. 8 oblique ruditer striatis.

Diam. 16,5, alt. 10,5, apert. diam. 6,9 mm.

Hab. in regione Badung provinciae sinensis Hubei leg. Rev. P. L. Fuchs.

= O. borealis Heude non Mlldff.

Pupina mitis Hinds.

T. oblonga, laevigata, nitens, luteo-brunnea. Anfr. 5 $\frac{1}{2}$ convexusculi, sutura latiuscule marginata disjuncti, superiores spiram convexo-conoideam efficientes, ultimus paullum distortus, longe descendens, antice paullum ascendens. Apert. verticalis, subcircularis, peristoma vix expansum, incrassatum, margo externus breviter in anfractum penultimum productus, cum lamella parietali humili canalem superum formans, canalis inferus columellam haud perforans.

Diam. 4, alt. 7 mm.

Hinds Ann. Mag. N. H. X p. 83, t. VI f. 7.

Hab. in archipelago Bismarkiano.

Pupina miokoana Mouss.

T. subcylindraceo-oblonga, tenuis, pellucida, laevigata, pallide lutescens. Anfr. $5\frac{1}{2}$ plani, sutura parum distincta, submarginata disjuncti, superi spiram convexo-conoideam efficientes, ultimus paullum devians, antice brevissime ascendens. Apert. verticalis, circularis, peristoma vix expansum, incrassatum, margo superus pone insertionem calloso-subdentatus, cum lamella parietali humili sed valida canalem superum formans, canalis inferus angustus, lateraliter in foramen circulare desinens.

Diam. 3, alt. 5,5 mm.

Hab. in insulis Mioko et Nova Lauenburg archipelagi Bismarckiani

var. minor. Diam. 3,5, alt. 6.

Hab. in insula Duke of York (Neu Lauenburg).

var. aperta Mouss. minor, anfr. paullo convexioribus.

Diam. 3,9, alt. 6,5 mm.

Hab. ?

Hargravesia luzonica Mildff.

T. oblique ovato-oblonga, solidula, subpellucida, laevis, valde nitens, fulvo-cornea. Anfr. $5\frac{1}{2}$ planulati, superi spiram subregularem, convexo-conoideam efficientes, penultimus paullum, ultimus sat distortus, antice breviter ascendens. Apert. paullum retrorsum inclinata, circularis; peristoma rectum incrassatum, margo dexter longe in anfractum penultimum productus, cum lamella parietali valida canalem superum formans, tum sinuosus, basalis sat protractus, columellaris profundiuscule sinuatus, haud scissus.

Diam. 6, alt. 8.

Hab. prope Dingalan provinciae Nueva Ecija in insula Luzon leg. coll. indigena.

Moulinsia semperi Mildff.

T. streptaxidiformis, solidula, laevis, valde nitens, laete flava. Anfr. $5\frac{1}{2}$ planiusculi, superi spiram subregularem depressam efficientes, ultimi valde deviantes et distorti, ultimus ventre sat applanatus, antice paullum ascendens. Apert. sat obliqua, subcircularis, peristoma vix expansum, valde incrassatum, flavum, canalis inferus angustus, marginem haud attingens.

Diam. 5,5, alt. (in axide) 5, long. (oblique) 6, lat. 4 mm.

Hab. prope Abatuaa insulae Luzon septentrionalis leg. cl. C Semper, prope Palanan cl. J. Quadras.

Moulinsia dissimilis Mildff.

T. subcylindraceo-oblonga, tenuis, pellucida, laevis, nitens, pallide brunneo-cornea. Spira superne convexoconoidea apice acutulo. Anfr. 6 sat convexi, ultimus leviter distortus, longe descendens, antice vix ascendens. Apert. verticalis, circularis, peristoma paullum expansum, reflexiusculum, sat incrassatum, canalis inferus perangustus, foramen externum circulare.

Diam. 5,25, alt. 9,5 mm.

Hab. in provincia Ilocos Sur, nec non in districtu Tiagan insulae Luzon leg. cl. A. Schadenberg.

Moulinsia goldfussi Mildff.

T. ovatulo-oblonga, tenuis, pellucida, subtiliter striatula, pallide lutescens, nitens. Anfr. $5\frac{1}{2}$ convexiusculi, ultimus paullum distortus, ventre valde applanatus. Apert. verticalis, subcircularis, peristoma rectum, sat incrassatum, superne callo lato appressum, margo columellaris fissura angusta, lateraliter aperta instructus.

Diam. 3,25, alt. 6,25 mm.

Hab. in colonia africana Kamerum teste cl. O. Goldfuss.

Dioryx cariniger Mildff.

T. anguste perforata, irregulariter turbinata, tenuis, pellucida, striis costuliformibus maxime confertis et lineis spiralibus magis distantibus sculpta, pallidissime cornea, sericina. Spira sat elate conoidea apice acutiusculo glabrato brunneo. Anfr. 4 convexi, ultimus paulum distortus, compressus, carina exserta sat acuta cinctus, basi gibbus, pone aperturam valde constrictus. Tubulus suturalis perlongus, a strictura usque ad medium anfr. ult. productus. Apert. parum obliqua, circularis, peristoma duplex, externum campanulatum, expansum, incrassatum, concentricè striatum, ad columellam attenuatum. internum porrectum paulum expansum. Operculum terminale, corneum, tenue, subconvexum, paucispirum, anfr. 4.

Diam. 5,5 alt. 5 mm.

Hab. Prope oppidum Luang-Prabang in regione Laos dicta leg. cl. C. Roebelen.

Alycaeus (Charax) subhumilis Nev.

T. anguste umbilicata, depresso-globosa, solidula, subpellucida, subtiliter striatula, costulis valde distantibus deciduis sculpta. Spira convexo-conoidea, sursum rubella. Anfr. 4 convexi, ultimus a medio tumidus, basi gibbus, tum valde constrictus, post stricturam crista valde elevata, cinctus. Apertura modice obliqua, subcircularis, peristoma extus sat expansum, valde incrassatum, quasi multiplicatum, intus porrectum, vix expansum, ad insertionem et basi sinuatum, sat excavatum.

Diam. 2,8, alt. 2,2 mm.

Hab. in montibus Darjiling Indiae, comm. cl. R. Hungerford.

Palaina doliolum Mouss. (mss.)

T. sinistrorsa, non rimata, ovata, tenuis, costulis filiformibus, acutis, valde distantibus sculpta, corneorufa.

Spira ventricoso-ovalis apice mamillari glabrato. Anfr. 6 convexi, ultimus sat devians, initio valde constrictus, medio pallide taeniatus (rarius concolor), basi crista obtusula cinctus, antice breviter ascendens. Apertura verticalis, subcircularis, peristoma distincte triplex, primum breviter expansum, tum incrassato-porrectum, secundum sulco latiusculo ab illo separatum, breviter expansum, superne interruptum, tertium denuo sulco separatum, late expansum, continuum, superne subsolutum, ad columellam profundiuscule sinuatum.

Diam. 1,33, alt. 2,5 mm.

Hab. in insula Ponape Carolinarum.

Palaina kubaryi Mlld.

T. sinistrorsa, rimata, ovata, solidula, confertim costulata, brunnea. Spira ventricoso-pyramidata apice obtusulo. Anfr. 6 convexi, ultimus vix distortus, initio leviter constrictus, antice sat ascendens, basi circa rimam crista compressa sat exserta fusca munitus. Apert. leviter obliqua, subcircularis, peristoma duplex, posterius breviter expansum, incrassatum subtus cum crista continuum, anterius sulco ab illo separatum, sat expansum, superne appressum.

Diam. 1,9; alt. 3 mm.

Hab. in insula Ponape Carolinarum leg. cl. J. Kubary.

Palaina ovatula Mlldff.

T. sinistrorsa, rimata, oblonge ovatula, tenuis, luteo-cornea, confertim costulato-striatula; spira ovata apice obtusulo. Anfr. 5 convexi, ultimus vix distortus, antice brevissime ascendens. Apert. parum obliqua, subcircularis, peristoma duplex, externum parum expansum, internum maxime incrassatum, longe porrectum.

Diam. 1, alt. 1,9 mm.

Hab. in insula Ponape Carolinarum.

Cylindropalaina Mlldff. n. sect. Palainae.

T. parva, plus minusve cylindrica, peristoma continuum.

Typus: *P. chrysalis* Mlldff.

Palaina (*Cylindropalaina*) *beddomei* Braz.

T. sinistrorsa, vix rimata, subovato-oblonga, tenuis, pellucida, tenuiter costulato-striata, luteo-cornea. Spira sensim attenuata apice obtuso. Anfr. 6 bene convexi, ultimus initio constrictus, antice breviter ascendens. Apert. parum obliqua, subcircularis, peristoma duplex, utrumque latiuscule expansum. sulco profundiusculo separatum.

Diam. 0,8, alt. 1,75 mm.

Hab. in colonia Queensland.

Macropalaina Mlldff. n. sect. Palainae.

T. spira acuminata, elongata.

Typus: *P. pomatiaeformis* Mouss.

Palaina (*Macropalaina*) *scalarina* Mouss. (mss.)

T. sinistrorsa, rimata, ventricoso-pyramidata, solidula, costis crassiusculis sat distantibus — 20 in anfr. ultimo — sculpta, corneo-brunnea. Spira subregulariter pyramidata lateribus fere strictis, apice acuto. Anfr. $7\frac{1}{2}$ convexi, ultimus initio leviter constrictus, ad stricturam arctius costatus, paullum distortus, antice sat ascendens, basi crista obtusa, bene exserta cinctus, interdum medio flavotaeniat. Apert. verticalis, subcircularis, peristoma duplex, externum breviter expansum, ad insertionem paullum dilatatum, tum excisum, ad columellam in processum liberam alaeformem productum, supra alam valde excisum, internum continuum breviter porrectum, superne appressum, ad columellam valde sinuatum.

Diam. 2, long. 4 mm.

Hab. in insula Ponape Carolinarum.

Palaina (Macropalaina) xiphidium Mildff.

T. sinistrorsa, rimata, ventricosulo-turrila, solidula. costis latiusculis bene exsertis, valde distantibus sculpta, brumea. Spira valde elongata, lateribus paullum concavis apice acuto. Anfr. 8 valde convexi, sutura profunda disjuncti, ultimus sat distortus, ascendens, basi crassiuscula compressa munitus. Apert. paullulum retrorsum inclinata, subcircularis. peristoma duplex, internum continuum, parum expansum, superne appressum, margine columellari profunde exciso. externum sat expansum, superne ad insertionem subdilatum, ad colulumellam valde excisum, tum in processum alaëformem latiuscule patentem productum.

Diam. 2, alt. 4, 5 mm.

Hab. in insula Ponape Carolinarum.

Diancta græffei Mouss.

T. sinistrorsa, rimata, ovato-acuminata, tenuis, pellucida, costulis tenuibus valde distantibus sculpta, flavida. Spira pyramidata, lateribus convexiusculis. Anfr. 6½ convexi, ultimus paullum devians, antice vix ascendens, initio valde et late constrictus, tum inflatus. Apertura fere verticalis, rotundato-tetragona, peristoma duplex, primum breviter patens, sulco lato a secundo magis expanso separatum. Lamella palatalis brevis supra columellam conspicua.

Diplomatina græffei Mouss. mss.

Diam. 1,25, alt. 2,5 mm.

Hab. in insula Vitilevu.

Diancta macrostoma (Mouss.)

T. sinistrorsa, rimata, ovato-acuminata, sat confertim costulata, luteo-cornea. Anfr. 6 sat convexi, penultimus paullum, ultimus valde distortus, valde ascendens, antice anfractum penultimum fere oblegens. Strictura in initio

anfr. ultimi, lamella palatalis brevis in prima tertia parte ejusdem. Apertura verticalis, subcircularis, peristoma duplex, externum interruptum, late patens; internum superne appressum, expansum, sulco lato ab illa separatum.

Diam. 1,5; alt. 2,75 mm.

Diplommatina macrostoma Mouss. ms.

Hab. in insula Vitilevu comm. cl. A. Mousson.

Diplommatina leptospira Mlldff.

T. vix rimata, gracillime turrata, tenuis, pellucida, costulis distantibus tenuibus (verosimiliter in alas productis) sculpta, alba. Spira gracillima lateribus subconcavis apice obtusulo. Anfr. 8 convexi, penultimus paullum prominens, ultimus angustus, initio leviter constrictus, antice vix ascendens. Apertura parum obliqua, subcircularis, peristoma duplex, internum continuum parum expansum, superne adatum, externum latissime expansum, patens, ad columellam parum excisum.

Diam. 0,75; alt. 2,5 mm.

Hab. ad vicum Loon insulae Bohol, comm. cl. O. Koch.

Mychopoma exul Mlldff.

T. mediocriter umbilicata, turbinato-depressa, solidiuscula, transverse striata et lineis spiralibus confertis decussata, costulis membranaceis in series setorum brevium prolongatis hirsuta, ad peripheriam setis perlongis circumdata, pallide cornea. Spira modice elevata, convexo-conoidea apice obliquo, papillari. Anfr. 5 convexi, sat celeriter accrescentes, ultimus paulisper descendens. Apert. modice obliqua, ovalis, peristoma rectum, obtusum, superne sat protractum, sinuosum, ad umbilicum subexcisum, callo crasso adatum.

Diam. maj. 10,5, min. 8,5, alt. 7,5, apert. long. 5, lat. 4,5.

Hab. prope Constantinhafen Novae Guineae Germanicae leg. cl. J. Kubary.

Literaturbericht.

Gude, G. K. *Armature of Helicoid Landshells.* In Science Gossip Vol. III. No. 31, Decbr. 1896 p. 178 (Cont.). 204.

Enthält Beschreibung und Abbildung der Innenzähne von *Plectopylis ponsonbyi*, *fultoni*, *fimbriosa*, *azona*, *pulvinaris*, *cutisculpta*, *multispira* und *invia*: — dann von *Pl. stenochila* Mlldff., *laminifera* Mlldff., *serica* G. Aust., *pinacis* Bens., *nagaënsis* G. Aust.

Martens, E. von, *Beschalte Weichthiere Deutsch-Ost-Afrikas.*

Mit zahlreichen Text-Abbildungen und 7 Tafeln, nach der Natur gezeichnet von Hedwig von Zglinika. — Berlin. Reimer, gr. 8^o, 308 S.

Eine schwer empfundene Lücke in unserer Literatur wird durch das vorliegende Werk ausgefüllt, das uns zum ersten Male eine übersichtliche Zusammenstellung der Molluskenfauna von Deutsch-Ost-Afrika gibt. Dem Berliner Museum ist aus verschiedenen Quellen nach und nach ein reiches Material zugeflossen, das hier die denkbar sorgfältigste Verarbeitung gefunden hat. Die Hauptmasse ist Dr. Stuhlmann zu verdanken, dem Begleiter Emin's auf seiner letzten Reise, ihm zu Liebe hat der Bearbeiter auch die Grenzen des deutschen Gebietes einigermaßen überschritten und das Runssoro-Gebirge, das Gebiet des Jturi, sowie die Nordostseite des Victoria-Nyansa eingeschlossen, dann auch den Kenia, Ukamba und Mombas, von wo durch Neumann, Hildebrandt und von der Decken authentisches Material vorliegt. Tanganyika und Nyassa sind dagegen etwas stiefmütterlicher behandelt, da die dort stationirten deutschen Beamten noch wenig gesammelt zu haben scheinen.

„Die Fauna ist wesentlich die tropisch-afrikanische, wie die Gattungen *Ennea*, *Streptaxis*, *Streptostele*, *Helicarion*, *Thapsia*, *Trochonanina*, *Buliminus* (*Rhachis*), *Achatina*, *Limicolaria*, *Pseudoglossula*, *Subulina*, *Hapalus*, *Isidora*, *Ampullaria*, *Lanistes*, *Cleopatra*, *Aetheria*, *Spatha* und *Mutela* zeigen, die alle auch in West-Afrika zu Hause sind. Eine Identität der Arten zwischen Ost- und West-Afrika konnte ich nur bei *Helicarion sowerbyanus*, bei *Limicolaria rohlfsi* und bei *Aetheria* annehmen; einige andere Arten von *Limicolaria*, einzelne von *Ennea* (*Edentulina*) *Spatha* und *Mutela* sind auch westafrikanischen sehr ähnlich. Eigenthümlich für den Osten und theilweise für den Süden ist *Cyclostoma*, *Physopsis*, die reiche Vertretung von *Vivipara*, die

Untergattungen *Martensia*, *Ledoulxia* und *Bloyetia* innerhalb *Trochonanina*, ferner *Livinhacia*, *Leroya*, *Grandidieria* und *Cameronia*. Von westafrikanischen Gattungen oder Untergattungen fehlen in Ostafrika *Pseudachatina*, *Perideris*, *Columna*, *Megadesma* (*Galatea*), *Pleiodon* im engeren Sinne und *Chelidonopsis*, letztere aus dem Kongo-Gebiet, endlich die Brakwasser-Gattungen *Vibex* und *Jphigenia*, letztere Westafrika mit Amerika gemeinsam. Von kleineren, leicht zu übersehenden Arten ist für Westafrika allein noch Greef's *Thyrophorella*, für Ostafrika allein noch *Zingis*, *Colpanostoma*, und *Tayloria*, falls diese sich als gute Gattungen bewähren, anzuführen. Dabei ist von der eigenthümlichen Süswasserfauna des Tanganyika abgesehen. Einzelne der Unterschiede, aber nicht alle, mögen mit einer stärkeren Regenmenge im Golf von Guinea zusammenhängen. Eine Uebereinstimmung der ostafrikanischen Süswasserfauna mit der indischen, welche auf Madagaskar und Mauritius (hier vielleicht durch Einschleppung) so auffallend hervortritt, zeigt sich nur bei *Melania* und *Neritina*, und auch hier hauptsächlich nur im Küstengebiet, entschiedener noch im Betreff der Brakwasser- und Litoralbewohner. Die charakteristischen grossen *Helix*-Arten Madagaskars, wie *Ampelita* und *Helicophanta*, fehlen dem Festland von Ostafrika gänzlich; *Achatina* ist auf Madagaskar vielleicht nur eingeführt, aber die *Cyclostomen* (*Tropidophora* und *Ligatella*) bilden einen gemeinschaftlichen Zug der Landschneckenfauna Madagaskars und des ostafrikanischen Festlandes, sind aber auf letzterem weniger reich an Zahl und Grösse der Arten und setzen sich nach Norden auch noch durch etwas abweichende Formen (*Otopoma*), ins Somali-Land und nach Südarabien einschliesslich Sokotra fort.

„Mit Südafrika verglichen fehlen in unserem Gebiet hauptsächlich nur die weissen, trockenem dürrer Boden angehörigen Landschnecken Südostafrikas (*Dorcasia*, und *Helix globulus*, *alexandrae*, ferner *Helix reticulata*, *Buliminus damarensis*), welche dem Klima entsprechend an der Westseite einen so deutlichen Abschnitt zwischen der tropischen Westküste und dem Cap bilden, während an der Ostseite die tropische Fauna mehr allmählig und mehr durch Verarmung als durch Auftreten neuer Gattungen oder Untergattungen (doch z. B. *Aërope caffra*) in die speziell südafrikanische übergeht. Nach Norden erstreckt sich die ostafrikanische Landschneckenfauna bis zur Grenze der

tropischen Regenzeit (*Limicolaria* noch im Sennar), aber viele charakteristische Süßwassermollusken, die eigentlich dem tropischen Afrika angehören, hat der Nil bis Unter-Egypten verbreitet“.

° „Betreffs der Vertheilung innerhalb unseres Gebietes liegt für die Landschnecken nahe, des Küstenland im Osten, ein ansteigendes Stufenland mit massigen Bergzügen (Ukami, Ussagara, Kondoä, Ugua und Ussambara, soweit dieses nicht zum Küstensaum gehörig) und das Steppengebiet des Binnenlandes (Ugogo, Unyamwesi und bis zu den grossen Seen), zu unterscheiden; dazu kommen noch als besondere natürliche Gebiete der Kilimandjaro und Kenia, die Ufer des Victoria-Nyansa (vielleicht noch zum Steppengebiet zu rechnen), dann die Umgebung des Albert-Edward-Sees und des Albert-Nyansa, innerhalb deren sich des Runssoro-Gebirge und die westliche Waldzone wieder besonders hervorheben, endlich, mehr geographisch als physikalisch abgegränzt, die Ufer des Nyassa.

„Reich vertreten im Küstenland (zunächst Korallenkalk und dann auch Jura, Gebiet der indischen Monsune) sind die Cyclostomen, was mit ihrer Fortsetzung nach Madagaskar und Südarabien übereinstimmt, die Trochonaninen, Conulinus und Rhachis dann die Achatinen, worunter namentlich die schöne *Achatina reticulata* zu nennen ist, während die nahe verwandten *Limicolaria* hier noch ganz zu fehlen scheinen. Im Allgemeinen kennen wir aber noch wenige Arten aus dem Küstenlande, sei es, dass es wirklich ärmer ist, sei es, dass nur weniger dort gesammelt wurde, indem Reisende erst bei dem Vordringen in weniger besuchte Gegenden es für der Mühe werth hielten, auch Schnecken zu sammeln. Am artenreichsten erscheint das Stufenland (Parklandschaft mit Laterit, Granit und krystallinischen Schiefern), theilweise vielleicht nur deshalb weil dasselbst von englischen und französischen Geistlichen bei ständigem Aufenthalt in den Missionen erfolgreicher gesammelt wurde, namentlich die kleineren Arten, wie *Ennea* und *Streptaxis*, *Thapsia*, *Pseudoglessula* und *Hapalus*, die von Durchreisenden leicht übersehen werden. Doch mag auch hier ein ähnliches Verhältniss obwalten, wie zwischen dem deutschen Küstenland und Mittelddeutschland: dieselben Schneckenarten sind im Bergland überall vorhanden und zahlreich, im Küstenland lokal und wenig zahlreich, so dass sie längere Zeit übersehen werden

können. . . Die eigentlichen Limicolarien scheinen auch hier zu fehlen; diese treten aber sofort im Steppengebiet auf und pflegen dem Durchreisenden ihrer Grösse wegen meist aufzufallen; auch mehrere Achatinen sind vorhanden, dagegen sind hier die Cyclostomen, Enneen, Helicarion, Pseudoglessula und Subulina, die Schnecken feuchter, schattiger Stellen, schwach vertreten, Thapsia, Pseudoglessula und Hapalus scheinen ganz zu fehlen. Von den Landschnecken des Kilimandjaro und Kenia ist unsere Kenntniss noch dürftig; sie sind grösseren Theils Arten aus Gattungen, die auch sonst in Ostafrika verbreitet sind und keinen besonderen Habitus zeigen, wesentlich dem unteren Kulturland bis 1300 oder 1700 m. angehörig. Bei 1000 m. sind schon einige kleinere bis jetzt dem Kilima-Ndjaro eigenthümliche Arten (*Cyclophorus volkensi*, *Emea tudeś*) in den frischen Rodungen gefunden; im Gürtelwald (1900—2700m.) werden die feuchterer Umgebung bedürftigen Helicarion heutiger und tritt eine ächte *Vitrina* (*V. nigrocincta*) hinzu. Unter den Trochonaninen treten als sehr eigenthümliche Formen *Tr. simulans* und *Tr. rufofusca* in Höhen von 1200—2700 m. auf, in der Färbung an die *Helix arbustorum* der europäischen Alpen erinnernd; die höchsten Schnecken, welche Dr. Volkens am Kilima Ndjaro fand, sind ein *Helicarion* und eine kleine den europäischen kleineren *Fruticicola* ähnliche und bis jetzt diesem Berge eigenthümliche *Helix Kilimae*, glänzend braun und wahrscheinlich behaart, in einer Höhe von 3800 m., aber von wirklichen Vertretern europäischer Gebirgsschnecken ist nur eine *Vitrina* zu nennen; Clausilien und Pupen, die doch noch in Abyssinien vorkommen, sind bis jetzt nicht gefunden worden. Auf dem Runssoro (Ruwenzori) tritt auch wieder eine *Vitrina* und der ihr in der Lebensweise ähnliche *Helicarion* in verhältnissmässig reicher Artenzahl auf, — eigenthümliche *Buliminus* mit dickem Mündungsrand (*B. trapezoideus* u. *retirugis*), die ich nur, wenn auch etwas entfernt, mit abessynischen und vorderindischen vergleichen kann, und endlich *Glessula runssoriana*, ebenfalls an abessynische (*montana* Martens) und vorderindische Bergschnecken erinnernd; auch findet sich hier die grösste *Subulina* (*S. castanea*) mit eigenthümlich glänzender, saftiger Schalenhaut, alle diese, in Höhen von 2500—3800 m. Die glänzende, gut ausgeprägte Schalenhaut, welche den meisten dieser Schnecken des Runssoro zukommt, deutet auf bedeutende und beständige Feuchtigkeit ihrer Fundorte. Vom Urwaldge-

biet westlich vom Ituri und dem Albert Nyansa hat Dr. Stuhlmann auch mehrere neue und eigenthümliche Arten von Landschnecken mitgebracht: *Trochonanina mesogaea*, *Achatina stuhlmanni*, *Limicolaria acuminata*, auch *Achatina Schweinfurthi* aus dem Lande der Njam-Njam, nahe der Wasserscheide der östlichen Nilzuflüsse und des nach Westen strömenden Uelle, sowie *Limicolaria rohlfsi* aus dem oberen Nigergebiet fand Dr. Stuhlmann in diesem Waldgebiete wieder, aber es sind doch nur besondere Arten aus Gattungen, die dem Westen und Osten Afrikas gemeinsam sind. Landschnecken von entschiedenem westafrikanischen Habitus, welche in unserem Gebiete nur an wenigen Orten und nicht bis zur Küste bis jetzt gefunden worden sind, sind *Trochonanina (Moaria) bellula* in Uganda und *Tr. (Trochozonites) geroyi* in Ussalero und Ussambara“.

Betreffs der Süsswasser-Mollusken sind viele Gattungen sowohl in den kleineren Flüssen und Tümpeln des Binnenlandes als in den grossen Seen vorhanden, öfters sogar dieselben Arten. In den Küstengegenden ist *Cleopatra* und *Physopsis* reichlich vertreten, sehr schwach *Planorbis* und *Bithynia*, und fehlt bis jetzt noch der allerdings leicht übersehene *Ancylus*: eigen ist dem Küstensaum dagegen die mit der indisch-malayischen Fauna gemeinsame *Melania* im engeren Sinne, *Plotia* und *Neritina*; die höchst wahrscheinlich durch menschlichen Verkehr verbreitete *Melania tuberculata* ist in allen Theilen unseres Gebietes vorhanden. Das Stufenland erscheint auffällig arm an Süsswasserschnecken. In den kleineren Seen und den theilweise austrocknenden Wasserläufen des Steppenlandes gedeiht dagegen *Spatha* vortrefflich und fehlt es auch sonst nicht an Süsswassermollusken. Der Ituri im Westen liefert die eigenthümliche Form der *Melania tornata*. In den grossen Seen sind sowohl die luftathmenden *Limnaeaceen*, als auch *Ampullaria*, *Lanistes* und *Vivipara* gut vertreten; ebenso *Unio*, *Spatha* und *Mutela*; in der Regel hat jeder See seine besonderen Arten; allerdings ist man auch von vornherein geneigt, in kleineren Verschiedenheiten auch artliche Unterschiede zu sehen, wenn die Exemplare aus einem anderen See stammen. Wenn die kleineren beiden Albert-Seen bis jetzt etwas weniger Gattungen und Arten aufweisen, so mag das wohl daran liegen, dass an denselben bis jetzt noch weniger gesammelt wurde. Die *Meladonnis*-Gruppe von *Lanistes* fehlt bis jetzt in den nördlicheren Seen, *Leroya*

auffallender Weise in allen. Sogenannte Seeformen, dickschalig, mit kurzem Gewinde, an diejenigen der Seen am Fusse der europäischen Alpen erinnernd, finden sich hauptsächlich in Victoria Nyansa, so *Limnaea nyansae*, *Isidora trigona* und *transversalis*. Ganz eigenthümliche Untergattungen und Gattungen oft mit eigenthümlich ausgebildeter Skulptur, sind bis jetzt noch nicht aus den nördlicheren Seen (Victoria Nyansa, Albert Nyansa und Albert-Edward See) bekannt, wohl aber unter den Melanien im Nyassa, am zahlreichsten und sonderbarsten im Tanganyika“.

„Die Brakwasser-Mollusken sind meistens Arten, die auch sonst an den Küsten des Indischen Oceans weit verbreitet sind, und wenn nicht (*Melampus hypoleucus*), doch solchen ähnlich“.

Die meisten aus Afrika gekommenen Arten sind schon früher in den Sitzungsberichten der Gesellschaft naturforschender Freunde oder im Nachrichtenblatt veröffentlicht worden, die Zahl der hier neubeschriebenen Arten ist deshalb verhältnissmässig gering. Es sind: *Cyclostoma lanceps* var. *liederi* p. 4; — *Cycl. létoirneuxi* var. *stuhlmanni* p. 5, t. 2, fig. 1; — *Cyclophorus intermedius* p. 8, t. 2, fig. 3; — *Paucidentina* n. subg. *Enneae* p. 16, für Arten mit Zähnen an Mündungsrand und Aussenrand, aber nicht an Columellar- und Basalrand; Typus *E. curvilamella* Smith; — *Ennea subhyalina* var. *addita* p. 25; — *Steptaxis pusillus* p. 32, t. 2, fig. 31; — *Tayloria iterata* p. 33, fig.; — *Vitrina nigrocincta* p. 39, t. 3, fig. 7; — *Thapsia curvatula* p. 41, t. 3, fig. 12; — *Th. hamingtoni* var. *stuhlmanni* und var. *fasciata* p. 42; — *Trochonanina similaris* var. *kretschmeri* p. 52, t. 3, fig. 14; — *Buliminus* (*Conulinus*) *sordidulus* p. 65, t. 3, fig. 30; — *Rhachis braunsi* var. *lunulatus* p. 72; var. *hypostictus* p. 73; — *Rh. melanacme* var. *neumanni* p. 76; — *Achatina panthera* var. *neumanni* p. 84, fig.; — *Limicolaria nilotica* var. *schweinfurthi* p. 95; — *Lim. colorata* var. *fulvescens* p. 105, t. 4, fig. 2, 6. var. *infrafusca* p. 106, t. 4, fig. 10; — *Lim. dimidiata* var. *volkensi* p. 107; — *Subulina pergracilis* p. 123, t. 5, fig. 27; — *Sub. conradti*, p. 124, t. 5, fig. 28; — *Opeas subvaricosum* p. 126, t. 5, fig. 21, 29; — *Op. limpidum* p. 127, t. 5, fig. 31; — *Op. streptostyloides* p. 127, t. 5, fig. 30; *Hapalus kretschmeri* p. 129, t. 5, fig. 22; — *Hap. suturalis* p. 129, t. 5, fig. 15; — *Hap. delicatus* var. *gracilior* p. 130;

— *Geostilbia stuhlmanni* p. 131, t. 5, fig. 33; — *Limnaea humerosa* p. 135, t. 6, fig. 1; — *L. undassumae* p. 135, t. 1, fig. 18, t. 6, fig. 2. 5; — *Isidora strigosa* p. 139, t. 6, fig. 11; *Is. transversalis* p. 139, t. 6, fig. 9; — *Physopsis tanganyicae* p. 144, t. 6, fig. 12; — *Planorbis choanomphalus* var. *basisulcatus* p. 149, t. 6, fig. 17; — *Ancylus stuhlmanni* p. 151, t. 1, fig. 19; — *Ampullaria erythrostoma* var. *stuhlmanni* p. 155, fig.; — *Amp. gordonii* var. *bukobae* p. 156, t. 1, fig. 22; var. *volkensi* p. 157; — *Amp. ovata* var. *deckeni* p. 159; var. *emini* p. 160, fig.; — *Lanistes ovum* var. *plicosus* p. 167; — *Lan. stuhlmanni* p. 171, t. 6, fig. 37; — *Vivipara unicolor* var. *conoidea* p. 176, var. *elatior* p. 177, t. 6, fig. 25; — *Viv. rubicunda* var. *subturrita* p. 179, t. 6, fig. 26; — *Viv. meta* p. 179, t. 6, fig. 27; — *Viv. constricta* var. *pagodella* p. 182, t. 6, fig. 18; — *Vivipara costulata* var. *trilirata* p. 183, t. 6, fig. 23 24; — *Bithynia (Gabbia) puteana* p. 191; — *B. (G.) neumanni* p. 191, t. 6, fig. 33; — *Melania pergracilis* p. 190, t. 6, fig. 48; — *Mel. arcuatula* p. 201, t. 6, fig. 39; — *Unio bohmi* p. 223, t. 7, fig. 9; — *U. gerrardi* p. 223, t. 7, fig. 5; — *U. emini* p. 225, t. 7, fig. 14; — *U. ambifarius* p. 225, t. 7, fig. 20; — *U. liederii* p. 226, t. 7, fig. 19; — *U. hypsiprymnus* p. 230, t. 7, fig. 1; — *U. stuhlmanni* p. 231, t. 7, fig. 13; — *U. ngesianus* p. 234, t. 7, fig. 7; — *U. multicolor* p. 236, t. 7, fig. 4; — *U. burtoni* var. *sturanyi* p. 238; — *U. rostralis* p. 238 mit var. *brevior*; — *Spatha rotundata* p. 242, fig.; — *Sp. trapezia* p. 243, fig.; mit var. *senilis* p. 244; — *Sp. kirki* var. *liederii* p. 245; — *Sp. wahlbergi* var. *dorsalis* p. 247; — *Sp. divaricata* p. 250, fig.; — *Sp. stuhlmanni* p. 250, fig.; — *Mutela nilotica* var. *emini* p. 253; — *M. bourguignati* var. *smithi* p. 255; — var. *truncata* p. 255, t. 7, fig. 17; — *Sphaerium stuhlmanni* p. 261, t. 7, fig. 8; — *Melampus hypoleucus* p. 263, t. 6, fig. 44; — *Aferulus* n. subg. für die afrikanischen *Cyclophorus*.

Furkes, Pacific Coast Shells from Prehistoric Tusayan Pueblos.
In the American Anthropologist, November 1896. —
Non vidi. —

Fulton, Hugh, on new species of Nanina, Helix, Amphidromus and Porphyrobaphe. In Ann. Mag. N. H. (6) XVIII. 1896 p. 100. —

Neu Nanina (Oxytes) fidelis p. 100 von den Khasi-Hills in Nordost-

Indien; — *Helix* (*Xenothauma* n.) *Baroni* n. p. 101 vom Fluss Jonan in Peru, eine der merkwürdigsten seit länger Zeit bekannt gewordenen Formen, in Habitus und Skulptur an die madeirensen *Hel. delphinulus* erinnernd, aber wohl die nächste Verwandte des isolirten *Bostryx reentsi*. Phil. aus der Wüste Atacama; — *Amphidromus sumbaënsis* p. 102, Sumba Insel; — *Amph. kalaoënsis* d. 102, Kalao; — *Porphyrobaphe approximata* p. 103, Bogota; — *Porph. vicaria* = *labeo* Reeve ex parte, nec Brod sp. 207b, nec 207, Leimabamba, Peru; —

Meisenheimer, Joh., Entwicklungsgeschichte von Limax maximus
L. I. Furchung und Keimblätterbildung. — Inauguraldissertation. Sep. Abz. aus Zeitschrift für wissenschaftl. Zoologie Bd. 61 Heft 3 8^o 56 S. mit 3 Tafeln.

Die durch eine sorgfältige Verfolgung der ganzen Entwicklung erhaltenen Resultate schliessen sich im Ganzen den Ansichten von Koford an, aber der Autor kommt im Gegensatz zu diesem zu der Folgerung, dass sich bei *Limax* nicht der After aus dem Blastoporus bildet, sondern der Mund.

Rolle, H. und Kobelt, Dr. W., Beiträge zur Molluskenfauna des Orients. — Supplementband zu Rossmässlers Iconographie, Neue Folge. Lfg. 5. 6. (Schluss) —

Neu beschrieben oder zum erstemal abgebildet werden *Pomatia bituminis* p. 49, t. 19; fig. 4. 5, Tschengen-kiöi Cilicien; — *Pomatia pericalla* Bgt, mss. p! 49, t. 19, fig. 3, t. 20, fig. 3; Giosna in Cilicien; — *Pomatia issica* p. 50, t. 20, fig. 1, 2, Alexandrette; — *Pomatia antiochiensis* p. 51, t. 21, fig. 1, t. 22, fig. 1, 2 Antiochia; — *Pomatia epidaphne* p. 52, t. 21, fig. 2—5, Antiochia; — *Pomatia adanensis* p. 52, t. 23, fig. 1—4, Adana, Cilicien; — var. *sarica* p. 53, t. 23, fig. 5—6, Adana; — *Pomatia nucula* var. *mersinae* p. 53, t. 23, fig. 7—8, Merssina; — *Pomatia infidelium* p. 54, t. 24, fig. 5—6, Giaur Dagh bei Alexandrette; — *Levantina spiriplana* var. *transjordanica* p. 54, t. 22, fig. 3—4, Ostjordanland; — *Xerophila cyparissias* Parr. t. 22, fig. 8—9; — *Xerophila larnacepsis* p. 55, t. 22, fig. 10—11, Larnaka, Cypern; — *Cressa lusignani* p. 56, t. 22, fig. 12—13, Cypern; — *Patula sudensis* var. *cypria* p. 56, t. 22, fig. 12—13, Cypern; — *Petraens rollei* Kob. p. 57, t. 10, fig. 7—8, Lycien; — *Calaxis rothi* var. *cypria* p. 59, t. 20, fig. 6—7, Cypern; — *Isidora rollei* p. 60, t. 19, fig. 6—8, Jaffa. —

Martini-Chemnitz, Conchylien Cabinet. Neue Auflage.

Lfg. 424. Dentaliidae, von Glessin (Schluss), und Schluss des Manuskripts von Bullidae von Kobelt. Neu *Antalis columbianus* t. 10, fig 4, und *Dentalium goreanum* t. 10, fig. 9—10.

Lfg. 425. Scaliariidae, von Glessin. Keine n. sp. —

Grieg, James A., Bidrag til kundskaben om Vestlandets Mollusker. In Bergens Museums Aarbog 1896 No. 10.

1. Sognesens Mollusker. 77 Arten werden aufgeführt, keine neu. Im Ganzen sind 186 Arten von dort bekannt. — 2 Nogle nudibranchiater. *Tritonia (Candiella) plebeia* Johnst var. wird mit zahlreichen Details abgebildet.

Dall W. H., Report on the Mollusks collected by the International Boundary Commission of the United States and Mexico 1892—1894. From Pr. U. St. Nat. Museum vol. XIX. 1896.

Als neu beschrieben werden aus der sonorischen Region *Polygyra ashmuni* p. 342; — *Pol. pseudodonta* p. 343; — *Coelocentrum nelsoni* p. 352 t. 33 fig. 5—6; — *C. pfefferi* p. 352 t. 33 fig. 1—2; — *Anisospira strebeli* p. 353 t. 33 fig. 7—8; — *Streptostyla nebulosa* p. 364. t. 33 fig. 4. — Zum erstenmal abgebildet werden. *Epiphraginophora arizonensis* Dall t. 31. fig. 11—12; — *Ep hachitana* Dall p. 339 t. 31 fig. 7—8; — *Polygyra chiricahusina* Dall t. 32 fig. 9.10.12; — *Pol. mearnsii* Dall t. 32 fig. 7.8.11; — *Holospira crossei* Dall t. 31 fig. 2; — *Hol. pasonis* Dall t. 31 fig. 4—5; — *Hol. bilamellata* Dall t. 31 fig. 3; — *Hol. mearnsii* Dall t. 31 fig. 1; — *Orthotomium ramentosum* (Columna) Cooper t. 31 fig. 8; — *Bythinella palomasensis* Pilsbry t. 31 fig. 9; — *Unio mitchelli* Stimps. t. 32 fig. 1—3; — *Anodonta dejecta* Lewis t. 32. fig. 4—5.

Guppy, R. J. Lechmere and W. H. Dall, Description of Tertiary Fossils from the Antillean Region. From Pr. U. St. Nat. Mus. vol. XIX. 1896.

Die beschriebenen Arten entstammen allen Horizonten des Tertiärs von Pliocän bis zum Eocän und wurden von Guppy gesammelt. Als neu beschrieben werden: *Clathurella amicta* Guppy p. 305 t. 27 fig. 12, Oligocän von Jamaica; — *Cl. vendryesiana* Dall p. 306 t. 27 fig. 1, ibid; — *Cythara gibba* Guppy, p. 306 t. 27

fig. 9, *ibid.*; — *C. guppyi* Dall p. 306 t. 27 fig. 5, *ibid.*: — *C. mucronata* Guppy, *obtusa* Guppy t. 27 fig. 6 und 7, *ibid.*; — *Mangilia consentanea* Guppy p. 307 t. 27 fig. 4, *ibid.*; — *Cancellaria rowelli* p. 307 t. 29 fig. 1, Oligocän von Haiti; — *Oliva plicata* Guppy t. 30 fig. 12, *Olivella indivisa* Guppy t. 30 fig. 10, Oligocän von Jamaica; — *Marginella solitaria* Guppy t. 29 fig. 14, — *Persicula arcuata* Guppy t. 29 fig. 13, Trinidad; — *Marg. latissima* Dall, *limonensis* Dall, *amina* Dall t. 29 fig. 11—13 und 15 Pliocän von Costarica; — *Marg. domingoensis* Dall p. 310, Oligocän, S. Domingo; — *Ph. gabbii* Dall p. 310 t. 29 fig. 4, Oligocän, S. Domingo Jamaica; — *Ph. fasciolatus* Dall p. 311 t. 28 fig. 12, Oligocän, S. Domingo; — *Ph. chipolanus* Dall p. 311, Oligocän Florida; — *Strombinella* (n. gen.) *acufiformis* Dall p. 312 t. 29 fig. 6, Oligocän S. Domingo; — *Strombina mira* Dall p. 312 t. 29 fig. 7, Oligocän Isthmus von Darien; — *Aclis acuminata* Guppy p. 313 t. 27 fig. 9, Oligocän, Jamaica; — *Acl. (Amblyspira) teres* Guppy p. 314 t. 25 fig. 6; Trinidad; — *Acl. (Ambl.) prominens* Guppy p. 314 t. 27 fig. 11, Oligocän Jamaica; — *Eulima egregia* Guppy p. 314 t. 28 fig. 11, Trinidad; — *Liostraca nobilis* Guppy p. 315 t. 30 fig. 9, Oligocän, Jamaica; — *Pyramidella jamaicensis* Dall p. 315 t. 29 fig. 10, Oligocän, Jamaica; — *Pyr. forulata* Guppy p. 315 t. 28 fig. 13, Oligocän, Jamaica; — *Turbonilla plastica* Guppy p. 316 t. 28 fig. 4, Trinidad; — *Turb. angulata* Guppy p. 316 t. 28 fig. 10, *ibid.*; — *Turb. simplicior* Guppy, *tenuilirata* Guppy p. 317 t. 28 fig. 1—8, *ibid.*; — *Turb. octona* Guppy, p. 317 t. 27 fig. 8, Trinidad; — *Oscilla indiscreta* Guppy p. 317 t. 28 fig. 14, Oligocän, Jamaica; — *Ultimus precursor* Dall p. 318 t. 29 fig. 2—3, Pliocän, Costa Rica; — *Carinaria caperata* Guppy p. 318 t. 27 fig. 11, Trinidad; — *Bittium praeformatum* Guppy p. 318 t. 28 fig. 2, Oligocän Jamaica; — *Fossarus mundulus* Guppy p. 320 t. 27 fig. 16, Oligocän, Jamaica; — *Alaba turrata* Guppy p. 321 t. 28 fig. 7, *ibid.*; — *Alvania pariana* Guppy p. 321 t. 29 fig. 9, Trinidad; — *Hipponyx tortilis* Guppy p. 322 t. 27 fig. 15, Oligocän, Jamaica; — *Dillwynella errata* Guppy p. 323 t. 27 fig. 2, Trinidad; — *Solariorbis clypeatus* Guppy 324 t. 27 fig. 17, *ibid.*; — *Liotia sideræa* Guppy p. 324 t. 27 fig. 18, *ibid.*; — *L. veresimilis* Guppy p. 324 t. 27 fig. 13, *ibid.*; — *Cadulus parianus* Guppy p. 325 t. 30 fig. 7, Trinidad; — *Limopsis subangularis* Guppy p. 325 t. 30 fig. 2, *ibid.*; — *Anomia umbonata* Guppy p. 325 t. 30 fig. 6, *ibid.*; — *Crassatellides guppyi* Dall p. 326 t. 30 fig. 5, Oligocän, Jamaica;

— *Lucina pauperata* Guppy, *textilis* Guppy Oligocän, Jamaica, p. 326 t. 30 fig. 1; — *Divaricella prävaricata* Guppy p. 327 t. 30 fig. 4, Oligocän, Jamaica: — *Clementia taeniosa* Guppy p. 327 t. 30 fig. 8. Trinidad: — *Sanguinolaria unioides* Guppy p. 327 t. 30 fig. 11; Trinidad: — *Dimya grandis* Dall p. 328. Oligocän, S. Domingo:

Gude, G. K., *Armature of Helicoid Landshells. With a new section of Plectopylis.* In Science Gossip III No. 35.

Für die dünnchaligen Arten von Südindien und Ceylon wird eine neue Untergattung *Austenia* errichtet. Typus *Pl. clathratula* Pfr. — Diese und *Pl. retifera* werden im Holzschnitt abgebildet.

Nordenskiöld, Erland, *Nagra iaktagelser rörande vara vanligare sötvattens — molluskers lif under vintern.* — In Ofvers. Köngl. Vetensk Forhandl. 1897 No. 2.

Beobachtungen über das Winterleben von 22 Süßwasserarten und deren Widerstandsfähigkeit gegen Einfrieren.

Wohnortsveränderung.

Herr Postpraktikant Bickhardt wohnt vom 1. April ab in Düsseldorf (Postamt 1).

Eingegangene Zahlungen:

Heise, N., Mk. 6.—; Müller, St., Mk. 6.—; v. Koch, Br., Mk. 6.—; Wehner, W., Mk. 6.—; Scholvien, H., Mk. 6.—; v. Möllendorff, G., Mk. 6.—; Schacko, B., Mk. 6.—; v. Heimburg, O., Mk. 6.—; Fruhstorfer, B., Mk. 6.—; Museum, Kön., Berlin, Mk. 6.—; Friedel, B., Mk. 6.—; Rolle, B., Mk. 6.—; Metzger, M., Mk. 6.—; Arndt, N., Mk. 6.—; Borcherding, V., Mk. 6.—; Bickhardt, W., Mk. 6.—; Andreae, H., Mk. 6.—; Schlüter, H., Mk. 6.—; Museum, Naturhist., Lübeck, Mk. 6.—; Andreae, H., Mk. 6.—; Institut, Zoolog., Kiel, Mk. 6.—; Petersen, H., Mk. 6.—; Krause, L., Mk. 6.—; Hesse, V., Mk. 6.—; Wagner, W., Mk. 18.—; Gysser, S., Mk. 6.—; Retowski, Th., Mk. 6.—; Otting, Gr., Mk. 6.—; Neumann, E., Mk. 6.—; Scharff, M., Mk. 18.—; Museum, Grossherzogl., Oldenburg, Mk. 18.—; Nägele, W., Mk. 6.—; Schepmann, R., Mk. 6.—; v. Ihering, S. P., Mk. 18.—; Jetschin, P., Mk. 12.—; Schmalz, B., Mk. 6.—.

Redigirt von Dr. W. Köbell. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M. Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 7. Mai.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Neunundzwanzigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel monatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Neue Landschnecken von Java.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Die nachstehend beschriebenen Arten stammen aus der Ausbeute des Herrn H. Fruhstorfer, welcher die Insel in den Jahren 1891–93 bereiste und namentlich auch die Hochgebirge besuchte. Eine ausführliche Bearbeitung seiner reichen Sammlungen muss ich mir für später vorbehalten; hier möchte ich nur auf die wichtigsten Resultate kurz hinweisen. Der Nachweis der Gattungen *Ditropis*, *Palaina*, *Diplommatina*, *Boysidia*, *Hypselostoma*, *Tornatellina* füllt sehr sichtbare Lücken in unsrer Kenntniss der geographischen Verbreitung aus. Sehr überraschend ist die Auffindung eines *Carychium* in 7000' Meereshöhe, von welcher

Gattung allerdings schon 2 Arten aus Indien bekannt waren. Ebenfalls von den höchsten Gipfeln stammen die beiden Arten, welche ich nicht anders unterzubringen weiss als bei *Acanthinula*, und eine *Patula*, welche sich nur bei *Pyramidula* einreihen lässt, alle drei paläarktische Typen, deren Auftreten auf Java zunächst ein schwer zu lösendes Räthsel aufgiebt.

1. *Helicarion perfragilis* Mlldff.

T. vix rimata, depressa, tenuissima, pellucida, subtiliter striatula, corneo-flavescens, subtus pallidior. Spira brevissime prominula apice plano. Anfr. 4 convexiusculi, rapide accrescentes, sutura appressa, anguste marginata disjuncti, ultimus bene convexus, tumidulus. Apertura sat obliqua, subcircularis, modice excisa, peristoma rectum, acutum, margine columellari brevissime reflexo.

Diam. maj. 9, min. 6,5, alt. 5,5 mm.

2. *Helicarion fruhstorferi* Mlldff.

T. depressa, tenuis, pellucida, sublaevigata, pallide virescenti-flavida; spira brevissime conoidea. Anfr. 4 convexiusculi, rapide accrescentes, sutura marginata suberenata disjuncti, ultimus bene convexus, basi subapplanatus. Apertura diagonalis, cordiformis, peristoma rectum, obtusum, margo superus medio sat protractus.

Diam. maj. 11,5, min. 9, alt. 7,5 mm.

3. *Sitala javana* Mlldff.

T. rimata, sat elate trochiformis, tenuis, pellucida, subtiliter striatula, lineis spiralibus sat confertis cineta. Spira subregulariter conica. Anfr. 5 $\frac{1}{2}$ modice convexi, ultimus sat acute carinatus, basi planior, sublaevigatus, nitens. Apertura sat obliqua, late securiformis, peristoma

rectum, acutum, margine columellari superne brevissime reflexo.

Diam. 2,33, alt. 2,25 mm.

4. *Kaliella acutiuscula* Mlldff.

T. rimata, pyramidata, tenuis, pellucida, subtiliter et confertim striatula, albida. Spira valde elevata lateribus paullum convexiusculis. Anfr. 7 planulati, sutura per carinam exsertam filomarginata disjuncti, ultimus acute carinatus, basi convexior. Apertura sat obliqua, late elliptica, modice excisa. peristoma rectum, acutum, ad rimam breviter reflexum.

Diam. 3, alt. 3,33 mm.

5. *Kaliella sitaliformis* Mlldff.

T. anguste et semioblecte perforata, sat elate trochiformis, tenuis, pellucida, subtiliter striatula, pallide lutescens. Spira valde elevata lateribus strictis apice obtusulo. Anfr. $5\frac{1}{2}$ convexiusculi, sutura filiformi disjuncti, ultimus carina acuta bene exserta cinctus. Apertura valde obliqua, late securiformis, peristoma rectum, acutum, margine columellari subcalloso superne valde reflexo.

Diam. 2,5, alt. 2,33 mm.

6. *Kaliella platyconus* Bttg.

T. perforata, depresso trochiformis, tenuis, pellucida, tenuiter et confertim, sed distincte striatula, corneo-lutea. Spira modice elevata lateribus vix convexiusculis. Anfr. $5\frac{1}{2}$ convexiusculi, ultimus carina peracuta utrimque exserta cinctus. Apertura parum obliqua, late securiformis, peristoma rectum, acutum, margine columellari superne breviter reflexo.

Diam. 3,66, alt. 2,5 mm.

Kaliella platyconus Bttg. Mss. — Mlldff. Nachr. Bl. D. M. G. 1896 p. 135 (nomen).

var. subangulata. Diam. 3,5, alt. 3 mm., anfr. ult. subangulatus.

7. *Kaliella angiggyra* Mlldff.

T. vix rimata, elate trochiformis, tenuis, pellucida, subfiltrè striatula, luteo-cornea. Spira valde elevata lateribus convexiusculis, apice acutulo. Anfr. 7 vix convexiusculi, sutura filiformi disjuncti, ultimus carina filiformi crenulata cinctus. Apertura sat obliqua, late securiformis, peristoma rectum, acutum, margo columellaris superne callosus, sat reflexus.

Diam. 4, alt. 4,5 mm.

8. *Kaliella convexoconica* Mlldff.

T. rimata, sat elate trochiformis, tenuis, pellucida, subtiliter striatula, pallide luteo-cornea. Spira sat elevata lateribus convexiusculis. Anfr. 6 modice convexi, ultimus carina filiformi carinatus. Apertura parum obliqua, elliptica, modice excisa, peristoma rectum, acutum, margo columellaris callosus, superne latiuscule reflexus.

Diam. et alt. 3 mm.

9. *Kaliella ambliia* Mlldff.

T. rimata, convexo-depressa, tenuis, subtilissime striatula, opaca, corneo-brunnea. Spira modice elevata apice obtuso. Anfr. 4½ convexiusculi, ultimus subangulatus. Apertura parum obliqua, late elliptica, modice excisa, peristoma rectum, acutum, margine columellari superne breviter reflexo.

Diam. 3, alt. 2,33 mm.

10. *Kaliella densetorta* Mlldff.

T. rimata, globoso-turbinata, tenuis, subpellucida, tenuissime striatula, opaca, corneo-fulva. Spira sat elevata lateribus substrictis. Anfr. 5½ convexi, lente accrescentes,

ultimus subangulatus, basi nitidulus. Apertura modice obliqua, late elliptica, sat excisa, peristoma normali.

Diam. 2,75, alt. 2,25 mm.

11. *Kaliella viridula* Mlldff.

T. pro genere sat aperte umbilicata, elate turbinata, solidula, leviter striatula, viridula, Spira valde elevata, lateribus convexiusculis, apice obtuso. Anfr. $6\frac{1}{2}$ convexiusculi, ultimus subangulatus, basi planiusculus. Apert. parum obliqua, subcircularis, modice excisa, peristoma rectum, acutum, margo collumellaris superne breviter reflexus.

Diam. 3,25, alt. 3,75 mm.

12. *Kaliella macrostoma* Mlldff.

T. rimata, globoso-conica, tenuissima, pellucida, subtiliter plicato-striatula, olivacea. Spira subregulariter conica. Anfr. 5 convexiusculi, sat celeriter accrescentes, ultimus tumidulus, ad peripheriam subangulatus. Apertura sat obliqua, ampla, subcircularis, sat excisa, peristoma rectum, acutum, margine collumellari superne breviter reflexo.

Diam. 5, alt. 5 mm.

13. *Kaliella pisum* Mlldff.

T. anguste perforata, depresso-globosa, tenuis, pellucida, distanter subtiliter plicato-striata, pallide virescens. Spira breviter convexo-conoidea. Anfr. 5 convexiusculi, ultimus bene convexus, haud angulatus. Apert. fere verticalis, subcircularis, valde excisa, peristoma rectum, acutum, margine collumellari superne breviter reflexo.

Diam. 4, alt. 3 mm.

14. *Lamprocystis gedeana* Mlldff.

T. anguste et fere obtecte perforata, discoidea, tenuissima, subtiliter striatula, pallide olivacea. Spira breviter

conoidea lateribus subconcavis. Anfr. 5 convexiusculi, sutura anguste marginata disjuncti, ultimus supra peripheriam subangulatus, supra angulum planiusculus, basi bene convexus. Apertura sat obliqua, late elliptica, modice excisa, peristoma rectum, acutum, margine collumellari superne breviter reflexo.

Diam. 6,5, alt. 3,5 mm.

15. *Lamprocystis fruhstorferi* Mlldff.

T. semiobtectè perforata, discoidea, tenuis, pellucida, striis radialibus leviter impressis sat distantibus sculpta, nitens, pallide virescenti-flava. Spira brevissime conoidea. Anfr. 5 planiusculi, ultimus supra peripheriam subangulatus, basi convexior. Apertura modice obliqua, elliptica, valde excisa, peristoma rectum, acutum, margine columellari leviter calloso, superne brevissime reflexo.

Diam. 6, alt. 3 mm.

16. *Lamprocystis circumlineata* Mlldff.

T. anguste et semiobtectè perforata, subgloboso-conoidea, tenuis, pellucida, subtilissime striatula, lineis spiralibus confertis, sub lente distinctis decussata, nitidula, fulva-cornea. Spira pro genere sat elevata, convexo-conoidea. Anfr. 5 $\frac{1}{2}$ modice convexi, lente accrescentes, sutura appressa submarginata disjuncti, ultimus basi laevigatus, nitidus. Apertura modice obliqua, longe elliptica, valde excisa, peristoma normale.

Diam. 5, alt. 3 mm.

17. *Lamprocystis subglobosa* Mlldff.

T. perforata, subgloboso-depressa, tenuis, pellucida, sat distincte striatula, corneo-fulva. Spira breviter conoidea apice obtusulo. Anfr. 5 $\frac{1}{2}$ lente accrescentes, convexiusculi, ultimus lateraliter subcompressus, basi bene convexus.

Apertura fere verticalis, subcircularis, valde excisa, peristoma rectum, acutum, margo columellaris superne leviter sinuatus, breviter reflexus.

Diam. 3,5, alt. 2,5.

18. *Lamprocystis exigua* Mlldff.

T. rimata, depressa, tenuis, pellucida, subtiliter sed distincte striatula, pallide lutescens; spira breviter conoidea. Anfr. $4\frac{1}{2}$ modice convexi, ultimus supra peripheriam subangulatus, basi laevigatus. Apertura vix obliqua, late elliptica, valde excisa, peristoma normale.

Diam. 2,5, alt. 1, 5 mm.

19. *Lamprocystis nana* Mlldff.

T. rimata, discoidea, tenuis, pellucida, superne regulariter et confertim striatula, pallide corneo-lutescens; spira brevissime prominula. Anfr. $4\frac{1}{2}$ subplani, ultimus convexior, subangulatus, subtus laevigatus. Apertura parum obliqua, subcircularis, valde excisa, peristoma normalis,

Diam. 2,25, alt. 1,2 mm.

20. *Lamprocystis radiatula* Mlldff.

T. perforata, convexo-depressa, subtilissime radiato-striatula, tenuis, pellucida, pallide flavescens. Spira breviter conoidea lateribus convexiusculis. Anfr. 5 convexiusculi, ultimus bene convexus. Apertura perlate elliptica, fere circularis, valde excisa, peristoma normale.

Diam. 7, alt. 4 mm.

21. *Lamprocystis vitreiformis* Mlldff.

T. anguste perforata, discoidea, tenuis, pellucida, striis radialibus, subtilibus, pliciformibus, sat distantibus sculpta, hyalino-alba. Spira valde depressa, vix prominula. Anfr. $4\frac{1}{2}$ convexiusculi, sutura distincte marginata disjuncti,

ultimus bene convexus. Apertura parum obliqua, subcircularis, valde excisa, peristoma rectum, acutum, margo columellaris brevissime reflexum.

Diam. 3,9, alt. 2 mm.

22. *Ariophanta duplocincta* Mlldff.

T. anguste et semiobtectate perforata, depressa, superne sat ruditer plicato-striata, lineis spiralibus minutis sed distinctis decussata, luteo-cornea, taeniis 2 castaneis, una angusta supra, altera latiore infra carinam ornata. Anfr. 5^{1/2} convexiusculi, ultimus carina obtusula, sed sat exserta cinctus, basi distincte spiraliter liratus, circa perforationem castaneo-zonatus. Apertura valde obliqua, longe elliptica, sat excisa, peristoma rectum, obtusum, margo columellaris subcallosus, superne breviter reflexus.

Diam. 22,5 alt. 12, apert. lat. 12,5, long. 9, alt. 7,5 mm.

23. *Ariophanta acutecarinata* Mlldff.

T. sat aperte perforata, depressa, tenuis, subtiliter et subirregulariter plicato-striata, lineis spiralibus confertis decussata, superne luteo-cornea, basi brunnea, medio pallidior. Spira breviter convexo-conoidea. Anfr. 6 planulati, ultimus carina sat acuta, bene exserta pallida carinatus, basi fere laevigatus. Apertura sat obliqua, sat late elliptica, modice excisa, peristoma rectum, obtusum, margine columellari incrassatulo, superne breviter reflexo.

Diam. 29,5, alt. 15, apert. lat. 17, long. 12,5, alt. 10,5 mm.

24. *Ariophanta marginata* Mlldff.

T. anguste et semiobtectate perforata, convexo-depressa, superne confertim costulato-striata et lineis spiralibus granulosa, sericina, brunneo-cornea; spira breviter convexo-conoidea. Anfr. 4 fere plani, sutura per carinam exsertam crassiuscule marginata disjuncti, ultimus carina obtusa,

sed bene exserta cinctus, basi laevigatus, nitens. Apertura modice obliqua, elliptica, parum excisa, peristoma rectum, obtusum, incrassatum, ad perforationem breviter reflexum.

Diam. 19, alt. 10,25, apert. lat. 10,5, long. 7,5, alt. 7 mm.

25. *Ariophanta acelidota* Mlldff.

T. sat aperte perforata, depresso-conoidea, tenuiuscula, subpellucens, striis subrudibus transversis et lineis spiralibus confertis minute granulosa, corneo-lutescens, sericina. Spira sat elevata, convexo-conoidea. Anfr. $5\frac{1}{2}$ planulati, ultimus sat acute carinatus, infra carinam taenia angusta castanea ornatus, basi laevigatus, nitens, unicolor lutescens. Apertura modice obliqua, late elliptica, sat excisa, peristoma rectum, obtusum, margine columellari superne breviter reflexo.

Diam. 19, alt. 12, apert. lat. 10, long. 8,5, alt. 7,5 mm.

var. robusta. Major, solida, peristoma incrassatum, longe porrectum.

Diam. 23, alt. 15 mm.

26. *Inozonites imitator* Mlldff.

T. sat aperte umbilicata, umbilico pervio subcylindrico $\frac{1}{6}$ diametri adaequante, discoidea, tenuis, pellucida, superne subtiliter striatula, nitidula, pallide flavescens. Spira brevissime conoidea. Anfr. 5 planulati, ultimus supra medium obtuse angulatus, basi sublaevigatus, magis nitens. Apertura valde obliqua, elliptica, sat excisa, peristoma rectum, acutum, margo columellaris superne brevissime reflexus.

Diam. 6,5, alt. 3 mm.

27. *Patula (Pyramidula) javana* Mlldff.

T. pro genere modice umbilicata, depresso conoidea, costulis tenuibus sat distantibus obliquis sculpta, olivaceo-lutea. Spira convexo-conoidea. Anfr. 4 convexi. Aper-

tura valde obliqua, subcircularis, modice excisa, peristoma rectum, acutum, margo columellaris superne paulum dilatatus.

Diam. 2,25, alt. 1,25 mm.

28. *Acanthinula perpusilla* Mlldff.

T. modice sed pervie umbilicata, globoso-turbinata, tenuis, subpellucida, minutissime striatula, fere laevis, corneo-fulva. Spira valde elevata, lateribus sat convexis. Anfr. $4\frac{1}{2}$ modice convexi, ad suturam subangulati, ultimus antice brevissime descendens. Apert. modice obliqua, late oviformis, peristoma leviter expansum, margo columellaris profundiuscule sinuatus, dilatatus.

Diam. et alt. 1,5 mm.

29. *Acanthinula tiluana* Mlldff.

T. anguste umbilicata, elate turbinata, minute striatula, corneo-lutescens. Spira valde elevata lateribus convexiusculis. Anfr. 5 modice convexi, medio subapplanati, ultimus haud descendens. Apertura sat obliqua, oviformis, peristoma brevissime expansum, margo columellaris leviter sinuatus, subincrassatus, superne paulum dilatatus.

Diam. 1,33, alt. 1,5 mm.

30. *Plectotropis leucomphala* Mlldff.

T. late umbilicata, umbilico $\frac{1}{3}$ diametri adaequante, convexo-depressa, solidula, subirregulariter plicato-striatula, lineis spiralibus tenuissimis confertim decussata, luteo-cornea. Spira breviter convexo-conoidea. Anfr. 6 lente accrescentes, ultimus acute carinatus, antice brevissime descendens, circa umbilicum albescens. Apertura diagonalis, securiformis, peristoma sublabiatum, superne vix, extus et basi magis expansum, ad umbilicum superne dilatatum, reflexiusculum.

Diam. 18,5 alt. 9,5 mm.

forma subfasciata. Anfractus ad suturam pallescentes.
forma castanea. T. obscurior, brunnescens aut
castanea.

31. *Plectotropis epiplatia* Mlldff.

T. latissime umbilicata, umbilico $\frac{1}{2}$ diametri adaequante, discina, tenuiuscula, dense et subirregulariter plicato-striatula, lineis spiralibus microscopicis decussata, corneo-lutea. Spira brevissime conoidea aut vix prominula. Anfr. $6\frac{1}{2}$ lentissime accrescentes, plani, ultimus acute carinatus, circa umbilicum subacute angulatus. Apertura diagonalis, securiformis, peristoma superne rectum, extus et basi breviter expansum, ad umbilicum subdilatum.

Diam. 17, alt. 6 mm.

„ 18, „ 5,5 „

32. *Plectotropis trichotrochium* Mlldff.

T. late umbilicata, umbilico infundibuliformi fere $\frac{1}{3}$ diametri adaequante, discina, tenuis, subpellucens, striatula, lineis spiralibus confertis decussata, costulis membranaceis deciduis, squamulatim interruptis induta, luteo-cornea. Spira planulata, vix prominula. Anfr. 5 fere plani, ultimus carina obtusula, subexserta, fimbrias deciduas gerente cinctus. Apertura fere diagonalis, late securiformis, peristoma superne rectum, extus et basi breviter expansum, ad umbilicum subdilatum.

Diam. 11,66, alt. 5 mm.

33. *Plectotropis ciliocincta* Mlldff.

T. sat late umbilicata, umbilico $\frac{1}{3}$ diametri subaequante, depressa, tenuiuscula, subpellucens, striis transversis subtilibus, lineis spiralibus valde confertis et costulis membranaceis interruptis sculpta, albida, taenia rufula angusta ad peripheriam ornata. Spira breviter conoidea, Anfr. 6 con-

vexiusculi sutura rufomarginata disjuncti, ultimus subacute carinatus, ad carinam ciliocinctus. Apert. valde obliqua, late securiformis, peristoma superne rectum, extus et basi breviter expansum, ad umbilicum reflexiusculum.

Diam. 13,5, alt. 6,5 mm.

34. *Plectotropis schepmani* Mlldff.

T. pro genere anguste umbilicata, umbilico subcylindrico $\frac{1}{4}$ diametri adaequante, depresso trochiformis, tenuis, subpellucida, striis transversis pliciformibus, subirregularibus et lineis spiralibus microscopicis sculpta, brunneo-cornea. Spira pro genere sat elevata lateribus substrictis. Anfr. $5\frac{1}{2}$ modice convexi, ultimus carina obtusula bene exserta cinctus. Apert. valde obliqua, subrhomboidea, peristoma superne parum expansum, medio subprotractum, basi paullo magis expansum, ad umbilicum superne paulum dilatatum.

Diam. 11, alt. 6 mm.

35. *Chloritis tetragyria* Mlldff.

T. sat anguste umbilicata, subgloboso-depressa, solidula, subtiliter striatula, punctis impressis sat distantibus seriatim sculpta, brunnea. Spira breviter prominula, superne plana. Anfr. $4-4\frac{1}{2}$ sat convexi, ad suturam profunde impressam obtuse angulati, ultimus pone aperturam paulum constrictus, brevissime deflexus, circa umbilicum obtuse angulatus. Apertura parum obliqua, late lunaris, peristoma breviter expansum, sublabiatum, ad umbilicum leviter sinuatum.

Diam. 13,5 alt. 8,5, apert. lat. 7, long 6,5, alt. 6 mm.

36. *Chloritis fruhstorferi* Mlldff.

T. modice, subcylindrice et pervie umbilicata, depressa, solidula, subtiliter plicato-striatula, punctis valde confertis seriatim sculpta, pruinosa, corneo-fulva ad suturam late albido-zonata. Spira brevissime prominula, superne plana.

Anfr. 5 convexi, ad suturam bene impressam subapplanati; ultimus circa umbilicum subangulatus. Apert. modice obliqua, cordiformis, peristoma latiuscule expansum, ad umbilicum sat sinuatum.

Diam. 19, alt. 11, apert. lat. 10, long. 9,5, alt. 8,5 mm.

37. *Buliminus (Ena) tenuiliratus* Mlldff.

T. semiobtecte perforata, oblongo-conica, solidula, tenuiter striatula, lineis spiralibus tenuibus et confertis, sub lente perdistinctis cincta, corneo-brunnea. Spira valde elongata, lateribus paullum convexiusculis. Anfr. 8 convexiusculi, ultimus magnus, $\frac{2}{5}$ altitudinis superans. Apert. modice obliqua, elongate ovalis, parum excisa, peristoma sat late expansum, tenue, ad perforationem sat dilatatum.

Diam. 10, alt. 22,5, apert. lat. 7, long. 10, alt. 9,5 mm.

38. *Buliminus (Ena) tenggericus* Mlldff.

T. profunde rimata, conico-oblonga, tenuiuscula, subpellucida, plicato-striatula, minute et oblique rugulosa, sericina, luteo-cornea. Spira elongata lateribus convexiusculis. Anfr. 8 planiusculi, ultimus $\frac{1}{3}$ altitudinis vix adaequans. Apertura modice obliqua, ovalis, parum excisa, peristoma tenue, latiuscule expansum, marginibus conniventibus.

Diam. 8, alt. 21, apert. lat. 5,5, long. 7,5, alt. 7 mm.

39. *Buliminus (Ena) prillwitzii* Mlldff.

T. profunde rimata, ventricosulo-oblonga, solidula, subruditer et irregulariter striatula, lineis spiralibus microscopicis decussata, luteo-cornea, strigis brunneis variegata. Spira valde elongata lateribus convexiusculis. Anfr. 8 vix convexiusculi, sutura albofilosa disjuncti, ultimus $\frac{1}{3}$ altitudinis vix attingens. Apert. modice obliqua, ovalis, modice

excisa, peristoma tenue, sat expansum, columella superne valde dilatata.

Diam. 9, alt. 23, apert. lat. 6,5, long. 8,5, alt. 8 mm.

40. *Buliminus (Ena) thraustus* Mlldff.

T. anguste et semiobtecte perforata, conico-oblonga, tenuis, subpellucida, subtiliter et irregulariter plicato-striatula, tenuiter sed distincte spiraliter lirata, pallide straminea. Spira sat elongata lateribus substrictis. Anfr. $6\frac{1}{2}$ convexiusculi, ultimus $\frac{3}{7}$ altitudinis adaequans. Apertura parum obliqua, ovalis, peristoma tenue, parum expansum, ad perforationem paullulum dilatatum.

Diam. 6, alt. 13, apert. lat. 4, long. 5,8, alt. 5,5 mm.

41. *Boysidia-boettgeri* Mlldff.

T. anguste perforata, irregulariter conica, solidula, subpellucida, subtiliter striatula, opaca, quasi pruinosa, brunnea. Spira pyramidata, lateribus strictis, apice obtuso. Anfr. 6 convexi, ultimus antice valde ascendens. Apert. paullum retrorsum inclinata, oblique subcordiformis, peristoma continuum, superne appressum, sat expansum, brunneo-labiatum, margo externus sinuosus, superne callo dentiformi munitus. Lamellae parietales 3, dextra humilis marginem attingens, media brevior, valde elevata, tertia brevis, dentiformis, columellaris valida, horizontalis, palatales 4, quarum mediae 2 fortiores columellari et mediae parietali in formam crucis oppositae.

Diam. 2,33, alt. 3 mm.

42. *Hypselostoma-fruhstorferi* Mlldff.

T. anguste umbilicata, irregulariter trochiformis, solidula, subpellucida, subtiliter striatula, lineis spiralibus tenuissimis, valde confertis sed distinctis decussata, opaca, brunnea. Spira sat elevata, subregulariter conica. Anfr. $4\frac{1}{2}$ perconvexi,

sutura profunda disjuncti, ultimus medio obtuse angulatus, tum applanatus, circa umbilicum denuo angulatus, antice sat ascendens, breviter solutus, pone aperturam coarctatus, tum campanulatus. Apertura retrorsum inclinata, rotundato-pentagona, peristoma continuum, breviter patens. Lamellae parietales 2, angularis marginem fere attingens, altera recedens, valida elevata, columellaris profunda, palatales 6, quarum 2 majores, longe productae, columellari et parietali in formam crucis oppositae.

Diam. 2,5, alt. 2,25 mm.

43. *Clausilia (Acrophaedusa) schepmani* Mlldff.

T. rimata, fusiformis, tenuis, pellucens, subtiliter dense striata, luteo-cornea aut brunnescens. Anfr. 11 convexiusculi, sutura sat impressa disjuncti. Apert. verticalis, piriformis, peristoma parum expansum, vix labiatum. Lamella supera humilis, sat obliqua, cum spirali continua, infera recedens, ab illa remota, parum conspicua, subcolumellaris immersa. Plica principalis sat longa, lineam lateralem superans, palatales 3 breves, media brevior. Clausilium sat angustum.

Diam. 3,5, alt. 16,5 mm.

44. *Clausilia (Acrophaedusa) nubigena* Mlldff.

T. profunde rimata, ventrosulo fusiformis, solida, dense costulato-striata, brunnea. Spira ventrosula, sursum paulum concava. Anfr. 9½ fere plani, ultimus basi rotundatus. Apertura fere verticalis, rotundato-piriformis, peristoma modice expansum, incrassatum. Sinulus sat protractus, latiusculus. Lamella supera marginalis valde obliqua, cum spirali continua, infera humilis, sat recedens, subcolumellaris immersa. Plica principalis modica, palatales 3 breves. Clausilium sat angustum, basi compressum.

Diam. 4,33, alt. 17,5 mm.

45. *Clausilia (Acrophaedusa) fruhstorferi* Mlldff.

T. rimata, gracillime claviformis, solidula, deuse striata, corneo-brunnea. Spira valde elongata, subtus ventrosula, tum paullum concava, sursum cylindrica. Anfr. $17\frac{1}{2}$ fere plani, ultimus basi rotundatus. Apert. fere verticalis, piri-formis, peristoma breviter expansum, sublabiatum. Lamella supera marginalis, sat valida; obliqua, infera valde recedens, antice vix conspicua, subcollumellaris immersa. Plica principalis modica, palatales 3 brevés.

Diam. 3,5, alt. 22 mm.

46. *Prosopeas holosericum* Mlldff.

T. non rimata, turrilo-conica, tenuis, subpellucida, confertim plicato-striatula, lineis spiralibus microscopis decussata, brevissime pilosa, sericina, pallide straminea. Spira turrila apice obtusulo. Anfr. 9, primi 3 convexi, costulati, reliqui convexiusculi, sutura profundiuscule impressa disjuncti. Apertura modice obliqua, guttiformis, peristoma rectum acutum, margine columellari calloso, superne appresso.

Diam. 5, alt. 19, apert. lat. 2,5, long. 6, alt. 5,5 mm.

47. *Prosopeas hastatum* Mlldff.

T. vix rimata, graciliter turrila, tenuis, pellucida, subtiliter arcuatim striata, brevissime pilosa, pallide straminea. Spira turrila lateribus strictis, apice obtusulo. Anfr. $11\frac{1}{2}$ vix convexiusculi, sutura parum impressa subcrenulata disjuncti. Apertura modice obliqua, elongate ovalis, peristoma rectum acutum, margine columellari calloso-incrassato, superne appresso.

Diam. 7, alt. 33,5, apert. lat. 4, long. 9, alt. 8,5 mm.

(Fortsetzung folgt.)

Eingegangene Zahlungen:

Weinland, H., Mk. 12.—; v. Gallenstein, G., Mk. 6.—; Ehrmann, L., Mk. 6.—; Schödel, Y., Mk. 6.—.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M., Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 15. Juni.

Catalog

der gegenwärtig lebend bekannten Pneumonopomen.

Von

Dr. W. Kobelt und Dr. O. von Möllendorff.

Pneumonopoma Latreille.

I. Tribus. **Pneumonopoma taenioglossa.**

A. Subtribus **Opisophthalmia** Pfr.

1. Familie **Aciculidae.**

Genus **Acme** Hartm.

a. Subgenus **Platyla** Moq. Tandon.

- banatica Rossm. Banat, Siebenbürgen, Bosnien.
cryptomena de Folin Pyrenäen.
delpretei Paul Oberitalien.
dupuyi Pal. Frankreich.
foliniana Nev. Mentone, subfossil.
var. emaciata Nev. „
var. pachystoma Nev. „
gracilis Clessin Oestreichisches Litoral.
microspira Pini. Oberitalien.
oedogyra Pal. Polen, Siebenbürgen, Rumän.
perpusilla Reinh. Banat.
polita Hartm. Mitteleuropa.
similis Reinh. Siebenbürgen.
stussineri Bttg. Krain.
subdiaphana Biv. Palermo.
trigonostoma Pal. Elsass.

b. Subgenus Auricella Moq. Tand.

- bénéckeï Andree Oberitalien.
benoiti Bgt. Sicilien.
lallemani Bgt. Algerien.
lineata Drp. (fusca Mtg.) Mitteleuropa.
moussoni Btg. Caucäsus.
reitteri Bttg. Kaphalonia.
sublineata Andr. Oberitalien.

c. Subgenus Pupula (Agass.) Kobelt.

- gentilei Poll. Oberitalien.
letourneuxi Bgt. Algerien.
pironae Poll. Oberitalien, Friaul.
spectabilis Rossm. Südöstr., Norditalien, Bosnien.
veneta Pirona Südtirol, Friaul.

d. Subgenus Renea Nevill.

- bourguignati Nevill Mentone, subfossil.
moutoni Dup. Grasse, Südfrankreich.

2. Familie Geomelaniidae.

Genus **Geomelania** Pfr. 1845.

- affinis C. B. Ad. Jamaica.
conica C. B. Ad. „
costulosa C. B. Ad. „
elegans C. B. Ad. „
exilis C. B. Ad. „
expansa C. B. Ad. „
fortis C. B. Ad. „
gracilis C. B. Ad. „
hilliana C. B. Ad. „
inornata Chitty „
jamaicensis Pfr. „
magna C. B. Ad. „
media C. B. Ad. „

minor C. B. Ad.	Jamaica.
parva Chitty	„
pauperata C. B. Ad.	„
procera C. B. Ad.	„
pyramidata C. B. Ad.	„
striosa C. B. Ad.	„
typica C. B. Ad.	„
vicina C. B. Ad.	„

Genus **Chitty** (Lives.) Adams 1858.

sinuosa Chitty	Jamaica.
--------------------------	----------

Genus **Blandiella** Guppy 1871.

beardsleana C. B. Ad.	Jamaica.
elongata Poey	Cuba.
filicosta Gld.	„
greyana C. B. Ad.	Jamaica.
haitensis Weidl.	Harti.
lirata Poey	Cuba.
pygmaea C. B. Ad.	Jamaica.
reclusa Guppy	Trinidad.
wrighti Pfr.	Cuba.

3. Familie Truncatellidae.

Genus **Truncatella** Risso 1826.

adamsi Pfr. (scalariformis Ad. nec Rve.)	Jamaica.
aurantia Gray	Borneo.
avenacea Garr.	Viti.
bairdiana C. B. Ad.	Panama.
barbadensis Pfr.	Westindien.
bilabiata Pfr.	„ Mexiko.
californica Pfr.	Californien.
capillacea Gld.	Cuba.

<i>caribaeensis</i> Sow. (succinea C. B. Ad., variabilis Pfr., gouldi C. B. Ad., guerini Parr.)	Westindien, Florida.
<i>cerea</i> Gassies	Fichteninsel, Neucaledonien.
<i>ceylanica</i> Pfr.	Ceylon.
<i>clathrus</i> Lowe.	Westindien.
<i>concinna</i> Pease	Kingsmill Inseln.
<i>costellifera</i> Pease	Vavaü.
<i>debilis</i> Mouss.	Westküste von Marocco.
<i>diaphana</i> Gassies	Neu Caledonien.
<i>elongata</i> Poey	Cuba.
<i>fasciata</i> Tapp.	Aru Inseln.
<i>filicosta</i> Gdl.	Cuba.
<i>futunaënsis</i> Mouss.	Tonga Inseln.
<i>granum</i> Garr.	Viti Inseln.
<i>guerini</i> Villa	Maskarenen.
<i>lirata</i> Poey	Cuba.
<i>lowei</i> Shuttl.	Canaren.
<i>marginata</i> Kstr.	Borneo, Malakka, Australien. Philippinen.
<i>mariannarum</i> Q. et Mlldff.	Mariannen.
<i>modesta</i> C. B. Ad.	Jamaica, Guadeloupe.
<i>montagui</i> Lowe	England.
<i>obscura</i> Morel	Comoren.
<i>pacifica</i> Pease	Ualan bis Neuguinea.
<i>pellucida</i> Dohrn	Arabien.
<i>pfeifferi</i> Mrts.	Japan.
<i>princeps</i> Dohrn	Prinzeninsel.
<i>pulchella</i> Pfr.	Westindien.
<i>quadrasi</i> Mlldff.	Leyte, Sibuyan.
<i>rostrata</i> Gld.	Rio Janeiro.
<i>rustica</i> Mouss.	Uvea, Uea.
<i>scalarina</i> Cox.	Australien.
<i>scalaris</i> Mich. (costata Pfr., cumingii C. B. Ad.)	Westindien.

<i>scalaroides</i> Mrtz.	Ambon, Molukken.
<i>semicostata</i> Montrz.	Neu Caledonien.
<i>semicostulata</i> Jick.	Dahlak Inseln i. rothen Meer.
<i>stimpsoni</i> Stearns	Californien.
<i>subcylindrica</i> Gray	Westindien.
<i>subsulcata</i> Gass.	Lifu, Loyalitätsinseln.
<i>tatarica</i> Schr.	Amurland.
<i>teres</i> Pfr.	Mauritiüs bis Australien.
<i>truncata</i> Mtg. (<i>truncatula</i> Drp., <i>subcylindrica</i> L. auct., <i>costu-</i> <i>lata</i> Risso, <i>laevigata</i> Risso, <i>montagui</i> Thorpe, <i>hanämer-</i> <i>schmidtii</i> Ch. etc)	Europa.
<i>valida</i> Pfr.	Indischer Ozean bis Samoa.
<i>vitiana</i> Gld. (<i>conspicua</i> Bronn) .	Polynesien.
<i>wrighti</i> Pfr.	Yateras, Cuba.
<i>yorkensis</i> Cox	Cap York, Australien.

Genus **Taheitia** A. Ad.

<i>albida</i> Mlldff.	Leyte, Masbate.
<i>anctostoma</i> Quadr. et Mlldff.	Mindanao, Paragua.
<i>arcasiana</i> Crosse (<i>alternans</i> Mouss.)	Viti Inseln.
<i>brazieri</i> Cox	Sidney.
<i>clathrata</i> Ad. et Ang.	Salomonen.
<i>cristata</i> Crosse	Vavao, Tongatabu, Ellice Isl.
<i>expansilabris</i> Q. et Mlldff.	Mariannen.
<i>ferruginea</i> Cox.	Cap York.
<i>labiosa</i> Souv.	Neu Caledonien.
<i>lamellicosta</i> Quadr. et Mlldff.	Mariannen.
<i>pallida</i> Pfr.	Tahiti, Huahine.
<i>porrecta</i> Gld.	Tahiti.
<i>quadrasi</i> Mlldff.	Mariannen.
<i>scalariformis</i> Rve (<i>arctecostata</i> Mouss.)	Paumotus, Annaa, Tahiti.

- semperi Kob. Philippinen.
subauriculata Q. et Mlldff. . Mariannen.
tesselata Bttg. Bismarck Archipel.
turricula Mouss. (funiculum
Mouss.) Viti Inseln.
wallacei H. Ad. Waigiü.

Genus **Blanfordia** A. Ad. 1863.

- bensoⁿi H. Ad. Japan.
japonica A. Ad. „

Genus **Coxiella** Smith. 1893.

- pyrrhostoma Cox Westaustralien.
striatula Cox Australien.

Genus **Tomichia** Bens. 1851.

- ventricosa Bens. Süd-Afrika.

Genus **Cecina** A. Adams 1861.

- manchurica A. Ad. Wladimirbai, Mandschürei.

B. Subtribus Ectophthalma.

a. Holopelmata.

4. Familie Cyclophoridae.

Subfamilie Cyclophorinae.

1. Genus **Leptopoma** Pfr. 1847.

a. Subgenus **Leptopoma** s. str.

- achatinum Crosse (distinguen-
dum Dohrn) Luzon, Alabat, Catanduanes.
apicale Tapp. Canefri West-Neuguinea.
approximans Dohrn Nord- und Mittelluzon.
aurantiellum Tapp. (? luteum
Less.) West-Neuguinea.
bicolor Pfr. Nord-Luzon (nicht Borneo).
boettgeri Mlldff. (Lagoch.) . Cebu.

callichloros Tapp.	Ramoj, West Neuguinea.
cinctellum Pfr.	Ternate.
concinnum Sow. (pellucidum Pfr.)	Philippinen.
crenilabre Strub.	Halmahera.
decipiens Pfr.	Batchiau, Mysole.
dohrni Ad. et Ang.	Neu Irland.
dubium Kob.	Tabuntug, Philippinen.
euconus Mlldff.	Calamianes. „
gianellii Tapp.	Süd-Neuguinea.
globulosum Pfr.	Batchian.
halmahericum Strub.	Halmahera.
hanleyanum Pfr.	Admiralitäts Inseln.
hargravesi Cox	Salomonen.
ignescens Pfr.	Neu Irland.
intermedium Marts.	Ceram.
jacquinoti Pfr.	Salomonen.
latelimbatum Pfr. (portei Pfr.)	Polillo, Philippinen.
latilabre Mrts.	Ceram.
lowi Pfr.	Borneo, Labuan; Malacca?
luteostomum Sow.	Philippinen, Guimaras.
melanostomum Pfr.	Neuguinea, Aru Inseln.
nigrilabrum Tapp.	West-Neuguinea.
nigricans Pfr.	Menado, Celebes.
papuanum Dohrn	Neuguinea, Batchian, Ceram.
poecilum Quadr. et Mlldff.	Masbate, Philippinen.
pulchellum Quadr. et Mlldff.	Calamianes. „
pulcarium Pfr.	Batchian.
puniceum Tapp.	Geelvink Bai, Neuguinea.
quadrasi Mlldff.	Leyte, Philippinen.
semiclausum Pfr.	Ceylon.
signatum Pfr.	Borneo, Labuan.
vitreum Sow. (luteum Quoy, nitidum Sow., pellucidum	

Grat., taivanicum Mlldff.) . Neuguinea, Bismarck Archipel,
Louisaden, Molykken, Celebes,
Java, Philippinen, Südformosa.

woodfordi Sow. Guadalcanar, Salomonen.

b. Subgenus Leucoptychia Crosse.

scalaris H. Adams. Waigiu.

tissotianum Crosse Neu Guinea.

c. Subgenus Tricholeptopoma Mlldff. et Kob.

acuminatum Sow. Luzon.

amaliae Kob. Philippinen.

antonii Kob. Nordluzon.

altum Mlldff. Java.

apicatum Bens. Ceylon.

aspirans Bens. Birma, Perak.

atricapillum Sow. Süd-Luzon, Mindoro, Calamianes,
Paragua, Mindanao, Philippinen.

aureum Quadr. et Mlldff. Mittel-Luzon.

bipartitum Kob. Mindanao.

bodjoensis Smith Bodjo, westl. von Sumatra.

boholense Kob. Bohol, Philippinen.

bourguignati Issel Bornéo.

caroli Dohrn Nordluzon.

celebesianum Mlldff. Süd-Celebes.

condorianum Crosse et Fisch. Pulo Condor. Hinterindien.

duplicatum Pfr. Cochinchina.

elatum Pfr. Ceylon.

fibula Sow. Luzon.

fibulinum Q. et Mlldff. Calamianes.

geotrochiforme Smith. Saravak, Nordborneo.

goniostoma Sow. Mindanao.

helicoides Grat. (stainforthiae
Sow.) Philippinen.

immaculatum Chemn. (laeve Rve., maculatum Lea, maculosum Soul.)	Philippinen, (Nicobaren?).
var. minor Nev.	„
var. subperlucida Nev.	„
leucorhaphè Mrts.	Halmahera, Batchian.
mathildae Dohrn	Mindanao.
maubanense Kob. (manhanense ex err.)	Luzon, Marinduque, Polillo.
ménadense Pfr. (laeve Ad. et Rve.)	Menado, Celebes.
mouhoti Pfr.	Kambodscha; Christmas Insel?
moussoni Mrts.	Celebes, Timor, Adenare.
natunense Smith.	Natuna Inseln.
perplexum Sow.	Nord-Luzon.
pfeifferi Dohrn.	Camiguin de Luzon Philippin.
pileolus Quadr. et Mlldff.	Cagayan, Luzon.
pileus Sow.	N. W. Luzon.
polillanum Mlldff.	Polillo, Philippinen.
polyzonatum Mlldff.	Hainan.
pyramis Kob.	Malamanni, Mindanao, Philippinen.
regulare Pfr.	Phillippinen.
roepstorffianum Nev.	Andamanen; Nicobaren.
roseum Mlldff.	Morong auf Luzon.
sericatum Pfr.	Borneo.
skertchleyi Smith.	Nord-Borneo.
subalatum Quadr. et Mlldff.	Nord-Luzon.
superbum Dohrn	Paragua.
tayninense Heude	Tay Ninh, Cochinchina.
trochus Dohrn	Mindanao.
undatum Metc.	Borneo.
varians Mlldff.	Mittel-Luzon.
venustulum Tapp.	Port Dorey, Neu Guinea.

(? multilabre Quoy nec Lam.)

- wallacei Pfr. Aru-Inseln.
whiteheadi Smith. Borneo, Java.

d. Subgenus *Entochilus* Mlldff. et Kob.

- cuticulare Mlldff. Mittel-Luzon.
insigne Sow. Mindoro (Balabac?, Pulo Con-
dor?)
massenae Less. Neuguinea, Batchian.
var. multilabre Lam. „
panayense Sow. Panay, Samar, Philippinen.

2. Genus *Lagochilus* Blfd. 1864.

a. Subgenus *Lagochilus* s. str.

- balabacense Smith Balabac, Philippinen.
banguyense Smith Banguay an Nordborneo.
baritense Smith Nordborneo.
bellulum Mrts. Westborneo.
bellum Mrts. Nord. Celebes.
bifimbriatum Mlldff. Mindanao.
borneense Smith Nordborneo.
bunguranense Smith Natuna Inseln.
cagayanicum Quadr. et Mlldff. Nordluzon.
ciliatum Sow. Südostluzon, Catanduanes.
ciliferum Mouss. Java.
v. uncopila Mlldff. „
ciliocinctum Mrts. Palabuan, Java.
compressum Mlldff. Sulu-Ineln.
confluens Pfr. Borneo.
conicum Mrts. Siam.
convexum Mlldff. Java.
var. palabuana Mlldff. „
depictum Tapp. Kandara, Celebes.
dido G. Austen Niah, Nordborneo.
dorri Dautzenberg Tongking.

euconum Mlldff.	Süd Celebes.
euryomphalum Mlldff.	Samar, Philippinen
exiguum Smith	Natuna Inseln.
fischeri Morlet	Tongking.
fornicatum Pfr.	Neue Hebriden.
galathea Mörch.	Nicobaren.
grande Mlldff.	Leyte, Philippen.
grandipilum Bttg. (= longipilum Bttg. nec Mlldff.)	Gunung Sala auf Java.
guimarasense Sow.	Guimaras, Panay Philippinen.
var. transitans Mlldff.	Cebu, Negros.
var. solida Mlldff.	Sibuyan.
var. solidula Mlldff.	Tablas.
humile Mlldff.	Java.
inornatum Smith	Nordborneo.
jucundum Smith	Nordostborneo.
keppeli G. Austen	Niah, Nordborneo.
kinabaluense Smith	Kinabalu, Nordborneo.
klobulowskii Morlet	Kambodscha.
landesi Morlet	„
leporinum Blfd.	Pegu.
limbiferum Blfd.	Pulney Berge, Südindien.
liratulum Mlldff.	Samui, Golf von Siam.
laomontanum Pfr.	Laos, Hinterindien.
malleatum Blfd.	Shevroy Berge, Südindien.
metcalfei Issel	Saravak, Borneo.
macromphalum Mlldff.	Java.
var. alticola Mlldff.	„
mundyanum G. Aust. (altus E. A. Smith)	Nordborneo.
natunense Smith	Natuna Inseln.
omphalotropis Mlldff.	Mittel-Luzon.
pachytropis Mlldff.	Süd-Celebes.
parvum Sow.	Cebu, Philippinen.

pfeifferi Kob. (barbatum Pfr. nec Gld).	Borneo.
poirieri Tapp.	Süd-Neuguinea.
polynema Mörch.	Nicobaren.
polytropis Quadr. et Mlldff.	Mindanao.
quadrasi Mlldff.	Luzon.
quadricinctum Smith	Saravak, Nordborneo.
quinqueliratum Mlldff.	Sulu Inseln.
rabongense Smith	Nordborneo.
raripilum Morelet	Comoren.
reticulatum Mlldff.	Celebes.
roepstorfi Mörch.	Nicobaren.
romblonense Hid.	Romblon, Philippinen.
scalare Quadr. et Mlldff.	Mindanao.
scissimargo Bens.	Tenasserin, Kambodscha.
simile Smith	Balabac, Paragua.
sirhassense Smith	Natuna Inseln.
smithi Kob. (conicum Smith nec Mrts.)	Kina Balu, Borneo.
solidulum Mlldff.	Panglao, Bohol, Philippinen.
var. colpodes Mlldff.	„ „ „ „ „ „
stenomphalum Mlldff.	Mittel-Luzon, „ „
stephanophorum Mlldff.	Südost- „ „
striolatum Stol.	Penang, Malacca.
swéttenhami de Morg.	Perak.
tenebricosum Ad. et Rve.	Borneo.
tigrinulum Mlldff.	Siquijor, Philippinen.
tomotrema Bens.	Khási-Berge, Darjiling
townsendi Crosse (baylei de Morg.)	Perak.
triliratum Pfr. (quadrifilosum Bens.)	Labuan; Aru Inseln?
trochoides Stol.	Penang.
trochulus Mouss.	Java.

- v. micromphala Mlldff. Java.
 tumidulum Quadr. et Mlldff. Negros, Masbate, Philippinen.
 turbinatum Pfr.(helicoides Sow). Bohol, Philippinen.
 umbilicare Kob. Philippinen.
 warnefriedianum Nev. Andamanen, Nicobaren.

b. Subgenus Japonia Gld.

- barbatum Gld. Japan.
 clathratulum Heude Tschen-keu, China.
 concolor Mlldff. Leyte, Philippinen.
 crossei Morlet Tongking.
 glabratum Mlldff. Hunan, China.
 gradatum Mlldff. Busuanga, Philippinen.
 hagenmülleri Mab. Tongking.
 hungerfordianum Mlldff. Canton, China.
 longipilum Mlldff. Hainan.
 mariei Morl. Tongking.
 mendicans Mab. Tongking.
 michaui Crosse et Fischer . Pulo Condor.
 mucronatum Mlldff. Mittel-Luzon.
 pellicosta Mlldff. Hongkong, Macao, Fudshou
 in China.
 pilosum Mlldff. Hainan.
 sexfilare Heude Hunan, China.
 subcarinatum Mlldff. Cebu, Philippinen.
 subconicum Pfr. Cochinchina.
 tenuipile Gredl. Hunan, China.
 trichophorum Mlldff. Guangdong, China.

c. Subgenus Cytora Kob. et Mlldff.

- calvum Hutton Neuseeland.
 chiltoni Suter „
 cytora Gray „
 fasciatum Suter „
 hedleyi Suter „

? hispidum Liardet	Viti Inseln.
lignarium Pfr.	Neuseeland.
pallidum Hutton	„
pannosum Hutton	„
studerii Suter	„
torquillum Suter	„

3. Genus **Craspedotropis** Blfd. 1864.

cuspidata Bens	Nilgharries.
fimbriata G. Austen	Naga Berge.

4. Genus **Leptopomatoides** Nevill. 1878.

conulus Pfr.	Ceylon.
flammeus Pfr.	„
halophilus Bens.	„
orophilus Bens	„
poecilus Pfr.	„
valvatus Blanf.	Canara, Südiindien.

5. Genus **Micraulax** Theob. 1877.

scaber Theob.	Travankur.
coeloconus Bens.	Nilgherries; Ceylon.

6. Genus **Ditropis** Blanford. 1869.

adesmospira Mlldff.	Luzon.
beddomei Blfd.	Travankur, Südiindien.
bilirata Bedd.	Süd-Canara „
borneensis G. Aust	Nordborneo.
cebuana Mlldff.	Cebu, Philippinen.
conulina Mlldff.	Leyte.
convexa Blfd.	Travankur.
corniculum Mlldff.	Leyte, Philippinen.
decollata Mlldff.	„
diminuta Mlldff.	Bongao, Suluiseln.
everetti Smith	Nordborneo.

<i>fruhstorferi</i> Mlldff.	Java.
<i>gradata</i> Quadr. et Mlldff.	Bohol, Philippinen.
<i>mira</i> Mlldff.	Siquijor, Philippinen.
<i>papillaris</i> Marts.	Butumbi, Nilquellen.
<i>planorbis</i> Blfd.	Travankur, Südindien.
<i>pusilla</i> Quadr. et Mlldff.	Masbate, Philippinen.
<i>pyramidata</i> Mlldff.	Cebu, Philippinen.
<i>quadras</i> Mlldff.	Mindanao „
<i>salemensis</i> Bedd.	Salem, Prov. Bombay.
<i>tricarinata</i> Smith	Natuna Inseln.
<i>whitei</i> Braz.	Fitzroy Insel, Australien.

7. Genus **Ptychopoma** Möllendorff. 1885.

<i>applanatum</i> Mlldff.	Guidshou.
<i>aubryanum</i> Heude	China.
<i>chinense</i> Mlldff. (recognitum Heude, <i>bifrons</i> Heude)	Kiu-kiang, China.
<i>cycloteum</i> Gredl.	Hunan, „
<i>delavayanum</i> Heude	Talifu, „
<i>expoliatum</i> Heude	Setschuan, China.
<i>fischerianum</i> Morl.	Kambodscha.
<i>hensanense</i> Gredl.	Hunan, China.
<i>humile</i> Heude	Setschuan, China.
<i>humillimum</i> Gredl.	Hubei „
<i>juvenile</i> Gredl.	„ „
<i>lienense</i> Gredl.	Guang-Dung, China.
<i>liuanum</i> Gredl.	Hunan, „
<i>mediastinum</i> Heude	Ufer des Kin-tscha-Kiang, China.
<i>papilio</i> Pf. (<i>parilis</i> Rve.)	?
<i>setchuanense</i> Heude	Setschuan China.
<i>subalatum</i> Heude	„ „
<i>tortile</i> Heude	„ „
<i>tubulare</i> Heude	„ „

vestitum Heude Setschuan, China.
wilsoni Pfr. Formosa.

8. Genus **Crossopoma** Martens 1891.

bathyrhaphé Martens Borneo.
planorbulum Lam. Sumátra.

9. Genus **Myxostoma** Troschel. 1847.

breve (Lituus) Mart. Pulo Condor.
coopertum Heude Tay-ninh, Tongking.

10. Genus **Scabrina** Bens. 1877.

(Dasytherion Mab.)

calyx Bens. Burma.
fimbriosa Mldff. Hubei China.
hirsuta Mldff. Hainan.
hispidula Blfd. Ava.
inglisiana Stol. Mulmein.
laciniata Heude Setschuan, China.
laotica Mldff. Laos, Hinterindien.
locardi (Dasyth.) Mab. Tongking.
microscopica Morel. Comoren.
möllendorffi Gredl. Hunan, China.
patera Pfr. Laos.
pinnulifera Bens. Assam.
tonkiniana (Dasyth.) Mab. Tongking.
vanbuensis Smith Vanbu, Tongking.

11. Genus **Theobaldius** Nev. 1878.

annulatus Troschel Ceylon.
bairdi Pfr. „
cadiscus Bens. „
cratera Bens. „
cytopoma Bens. „

(Fortsetzung folgt.)

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Neunundzwanzigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel monatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Neue Landschnecken von Java.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

(Fortsetzung u. Schluss.)

48. *Opeas curvicosta* Müllff.

T. rimata, graciliter turrita, tenuis, pellucida, costulis arcuatis sculpta, sericina, pallide straminea. Spira turrita lateribus convexiusculis. Anfr. 7 sat convexi, sutura profunde impressa marginata, subcrenulata disjuncti. Apert. fere verticalis, rotundato-rhomboidea, peristoma rectum, acutum, margine columellari súperne dilatato, appresso.

Diam. 2.5, alt. 7 mm.

49. *Tornatellina sundana* Mlldff.

T. imperforata, ovato-conica, tenuis, subpellucida, levissime striatula, opaca, luteo-cornea. Spira pro genere modice elevata, convexo-conoidea. Anfr. 4 convexiusculi, sat celeriter accrescentes, ultimus bene convexus. Apertura parum obliqua, ovalis, sat excisa, peristoma rectum, acutum, columella superne lamellatim dilatata, medio truncata. Lamella parietalis modica, longe intus producta.

Diam. 2, alt. 3 mm.

50. *Carychium javanum* Mlldff.

T. rimata, subcylindrico-oblonga, tenuis, pellucida, hyalino-alba, subtiliter striatula. Spira subcylindrica, superne conoidea apice obtusulo. Anfr. 6 modice convexi. Apertura valde obliqua, ovalis, modice excisa, peristoma sat expansum, continuum, superne late appressum; margo externus subsinuosus, subcallosus. Lamella columellaris valida, subhorizontalis.

Diam. vix 1, alt. 2,2 mm.

51. *Leptopoma altum* Mlldff.

T. perforata, sat elate turbinata, solidula, subpellucida, subtiliter striatula, lineis spiraliibus microscopicis et liris elevatis 5 cincta, pallide lutescens, rarius castaneo-biteniata. Spira valde elevata lateribus strictis. Anfr. 6 convexi, ultimus infra peripheriam subangulatus, lira fortiore munitus, infra liram taenia luteo-cornea, tum zona albida, circa perforationem zona luteo-cornea pictus. Apert. sat obliqua, subcircularis, peristoma modice expansum, margo columellaris leviter sinuatus, attenuatus, cum basali angulum parum distinctum formans.

Diam. 11, alt. 12 mm.

52. *Lagochilus convexum* Mlldff.

T. anguste umbilicata, elate turbinata, solidula, subpellucida, corneo-fulva, ad suturam maculis castaneis subtus

evanescentibus picta. Spira valde elevata, gradata. Anfr. $5\frac{1}{2}$ convexi, sutura profunde impressa disjuncti, striatuli, liris elevatis numerosis, quarum 5 fortiores, sculpti, ultimus antice sat descendens. Apertura valde obliqua, subcircularis, peristoma subduplex, parum expansum, superne leviter excisum, protractum.

Diam. 7, alt. 7,25 mm.

var. palabuana Mlldff. minor, diam. 4,5, alt. 4,6, strigis usque ad basin distinctis, liris minus, carinulis 2 magis distinctis.

53. *Lagochilus humile* Mlldff.

T. late umbilicata, valde depresso turbinata, solidula, fulva, strigis castaneis fulguratis, picta. Spira parum elevata lateribus concavis. Anfr. 5 modice convexi, striatuli, spiraliter lirati, carinulis 4 elevatis cincti, ultimus compressus, ad peripheriam subacute carinatus, in carina ciliatus, basi usque in umbilicum confertim liratus. Apertura diagonalis, subcircularis, peristoma parum expansum, incrassatum, superne leviter excisum.

Diam. 7, alt. 4,5 mm.

54. *Lagochilus macromphalum* Mlldff.

T. pro genere late et aperte umbilicata, depresso turbinata, sat tenuis, pellucens, transverse leviter striatula, liris spiralibus numerosis, quarum 3 fortiores, et costulis membranaceis sculpta, setis brevibus in periphèria longioribus hirsuta, lutulo-fulva, ad suturam regulariter castaneo maculata. Spira subregulariter conica lateribus paullulum concavis. Anfr. 6 convexi, sutura subcanaliculata disjuncti ultimus subcompressus, ad peripheriam lira fortiore cinctus, antice paullum descendens. Apertura diagonalis, subcircularis, peristoma parum expansum, subduplicatum, superne breviter sed distincte excisum.

Diam. 10, alt. 7,6 mm.

55. *Ditropis fruhstorferi* Mlldff.

T. sat late, subcylindrice et pervie umbilicata, truncato-turbinata, sat tenuis, vix striatula, nitens, corneo-flavescens. Anfr. 4, initiales $1\frac{1}{2}$ apicem solum formantes, tum regulariter convoluti, sutura canaliculata, utrimque carina comitata disjuncti, ultimus carinis 3 cinctus, una suturali modica, altera peripherica acutissima, maxime elevata, tertia umbilicari acuta, valde elevata. Apertura valde obliqua, trapezoidea, peristoma vix expansum, valde incrassatum, longiuscule porrectum, carinulis usque ad marginem protractis tricuspidatum.

Diam. 2, 5, alt. 2 mm.

56. *Pupina compacta* Mlldff.

T. ventrosulo-ovato-conica, solidula, laevis, valde nitens, luteo-cornea; spira convexo-conica apice submucronato. Anfr. $5\frac{1}{2}$ vix convexiusculi, ultimus magnus, inflatus. Apertura verticalis, subcircularis, peristoma vix expansum, incrassatum, flavum, margo superus superne leviter recedens, in anfractum penultimum protractus, columella valde dilatata, valida. Lamella parietalis modica, obliqua. Canalis inferus subhorizontalis, in foramen ovale subtus apertum desinens.

Diam. 6,25, alt. 8,5.

57. *Pupina verbeeki* Mlldff.

T. ventricose ovato-conica, solidula, laevis, nitens, corneo-lutea. Anfr. 5 convexiusculi, sutura parum distincta, submarginata disjuncti, ultimus tumidulus. Apertura fere verticalis, circularis, peristoma vix expansum, incrassatum. Lamella parietalis valida, margini valde approximata, emersa, usque in anfractum penultimum protracta, canalis inferus ascendens, lateraliter apertus, columella valde dilatata.

Diam. 4, alt. 5 mm.

58. *Alycaeus (Orthalycaeus) crenilabris* Mlldff.

T. mediocriter umbilicata, globoso-conica, solidula, costulis tenuibus acutis sat distantibus sculpta, fulva; spira sat elevata, gradata. Anfr. 5 tumidi, ultimus inflatus, basi gibbus, tum sat late constrictus, ad aperturam campanulatus. Tubulus suturalis brevis. Apertura valde obliqua, subcircularis, peristoma duplex, externum sat expansum, superne et inferne dilatatum, internum breviter porrectum, superne leviter excisum, margine dextro crenulato.

Diam. 3,25, alt. 3 mm.

59. *Alycaeus (Orthalycaeus) reticulatus* Mlldff.

T. anguste umbilicata, turbinata, tenuis, pellucens, costulis tenuibus, sat distantibus et lineis spiralibus distinctis sculpta, albida. Spira pyramidata, gradata apice glabro obtuso. Anfr. 4½ perconvexi, ultimus a medio inflatus, in parte inflata arctius costulatus, tum latiuscule constrictus, laevigatus, ad aperturam campanulatus. Apertura modice obliqua, subcircularis, peristoma duplex, externum latiuscule expansum, incrassatum, internum sat porrectum, breviter expansum, superne sat excisum.

Diam. 2,5, alt. 2,5 mm.

60. *Alycaeus (Chamalycaeus) fruhstorferi* Mlldff.

T. sat late umbilicata, conoideo-depressa, costulata, lineis spiralibus sat confertis decussata, pallide lutescens. Spira modice elevata apice mucronato. Anfr. 4½ perconvexi, ultimus a medio tumidus, magis confertim costulatus, basi valde gibbus, tum modice constrictus, antice denuo tumidulus, breviter deflexus. Apertura diagonalis, subcircularis, peristoma duplex, externum late patens, ad insertionem recedens, ad umbilicum subito attenuatum, internum sat porrectum, superne profundiuscule excisum, ad umbili-

cum leviter sinuatum.

Diam. 5,5, alt. 4,25 mm.

61. *Palaina gedecana* Mlldff.

T. dextrorsa, rimata, ovato-acuminata, tenuis, pellucida, dense costulata, alba. Anfr. 6 convexi, ultimus vix distortus, breviter ascendens. Apertura fere verticalis, circularis peristoma parum expansum, incrassatulum.

Diam. 1,5, alt. 2,5 mm.

62. *Palaina nubigena* Mlldff.

T. sinistrorsa, profunde rimata, ovato-conica, tenuiuscula, pellucida, dense costulato-striata, albida. Anfr. 6 perconvexi, ultimus vix distortus, paulisper ascendens. in prima tertia parte leviter constrictus. Apertura parum boliqua, subcircularis, peristoma continuum, superne appressum, leviter expansum.

Diam. 1,66, alt. 2,75 mm.

63. *Diplommatina calcarata* Mlldff.

T. dextrorsa. non rimata, oblongo-conica, tenuis, pellucida, costulis valde distantibus tenuibus sculpta, fulvo-cornea. Anfr. 6 convexi, ultimi distorti, ultimus initio valde constrictus, decrescens, antice valde ascendens, initium fere obtegens. Apertura parum obliqua, subauriformis, peristoma distincte duplex, externum late expansum, superne in processum liberum extus subcompressum productum, ad collumellam angulum distinctum subcalcaratum formans, internum sat expansum, superne et inferne prolongatum. Lamella columellaris modica.

Diam. 1,25, alt. 2 mm.

64. *Diplommatina (Pseudopalaina) sulcicollis* Mlldff.

T. sinistrorsa, rimata, conico-ovata, tenuis, pellucida,

fulvo-cornea. Anfr. 6 modice convexi, primi 3 sat distanter costulati, reliqui subtiliter et confertim costulato-striati, ultimus initio valde constrictus, paullum distortus, sat ascendens, medio leviter impressus, basi crista crassula cinctus. Apertura modice obliqua, sat ampla, rotundato-trapézoidalis, peristoma modice expansum, superne late appressum, margo basalis cum columellari angulum distinctum subcalcaratum formans. Lamella columellaris humilis, crassiuscula.

Diam. 1,5 alt. 2,5 mm.

65. *Diplommatina (Sinica) cyclostoma* Mlldff.

T. dextrorsa, rimata, ovato-acuminata, tenuis, pellucida, densissime costulato-striata, albida aut pallide fulva. Anfr. 6 valde convexi, ultimus paullum distortus, modice constrictus, paulisper ascendens. Apertura parum obliqua, subcircularis, peristoma sat expansum, incrassatum. Lamella columellaris debilis, antice vix conspicua, palatalis longiuscula, crassula.

Diam. 1,6. alt. 3,2 mm.

forma minor: diam. 1,4, alt. 2,5 mm.

66. *Diplommatina (Sinica) auriculata* Mlldff.

T. dextrorsa, non rimata, conico-turrita, tenuiuscula, pellucens, regulariter sat confertim costulata, fulva. Anfr. 9 bene convexi, superi spiram fere regulariter conicam efficientes, ultimus initio modice constrictus, decrescens, paullum ascendens. Apertura modice obliqua, subauriformis, peristoma duplex, externum late expansum, superne ad insertionem breviter auriculatum, ad columellam angulatum, subcalcaratum, tum subito attenuatum, internum valde incrassatum, subexpansum, ad columellam appressum, profundiuscule sinuatum. Lamella columellaris sat valida, subhorizontalis, palatalis medioeris.

Diam. 2, alt. 4 mm.

var. abbreviata Mlldff. Arcius costulata, paullo minor, ventricosior. Diam: 2, alt. 3,6 mm.

var. biangulata Mlldff. minor, diam. 1,75, alt. 3, lamella palatalis paullo longior, peristoma ad insertionem et basi angulatum.

var. gracilior Mlldff. minor, paullo distantius costulata. Diam: 1,6, alt. 3,66 mm.

67. *Diplommatina (Sinica) tetragonostoma* Mlldff.

T. dextrorsa, rimata, oblongo-conica, tenuis, pellucida, costulata, luteo-cornea. Anfr. 7 convexiusculi, ultimi 2 valde distorti, ultimus initio valde constrictus, sat ascendens. Apertura sat obliqua, rotundato-tetragona, peristoma duplex, internum breviter expansum, incrassatum, superne late appressum, externum latius expansum, superne et inferne breviter alatum.

Diam: 1,5, alt. 2,5 mm.

68. *Diplommatina (Sinica) perpusilla* Mlldff.

T. dextrorsa, vix rimata, ovato-acuminata, tenuis, pellucida, dense costulato-striata, albida. Anfr. 6 sat convexi, superi spiram conoideam lateribus convexiusculis efficientes, ultimus paululum distortus, breviter ascendens. Apertura sat obliqua, subcircularis, peristoma parum expansum, vix incrassatum. Lamella columellaris mediocris, palatalis perlonga.

Diam, vix 1, alt. 1,75 mm.

69. *Diplommatina (Sinica) planicollis* Mlldff.

T. sinistrorsa, vix rimata, conico-turrita, solidula, subpellucida, fulva. Anfr. 8 modice convexi, superi spiram subregulariter conicam apice obtusulo efficientes, dense costulati, ultimi 2 sublaevigati, ultimus parum distortus, breviter ascendens, a strictura medio applanatus, basi

crista crassula cinctus. Apertura sat obliqua, ovalis, peristoma modice expansum, incrassatum, margo columellaris attenuatus, rectus, cum basali angulum subdistinctum formans. Lamella columellaris humilis, palatalis brevis.

Diam. 2,25, alt. 4,6 mm.

70. *Diplommatina (Sinica) javana* Mlldff.

T. sinistrorsa, rimata, ovato-acuminata, solidula, fulvo-cornea. Anfr. 5 $\frac{1}{2}$ convexi, superi sat distanter costulati, costulis paullatim approximatis, ultimi 2 costulato-striati, ultimus initio valde constrictus, tum tumidulus, subgibber, sat ascendens. Apertura modice obliqua, subcircularis, peristoma duplex, modice expansum, incrassatum. Lamella columellaris validiuscula, palatalis punctiformis.

Diam. 1,5—1,6 alt. 2,5—2,75 mm.

71. *Georissa javana* Mlldff.

T. sat elate turbinata, solidula, valde confertim spiraliter lirata, fulva. Spira sat elevata lateribus strictis. Anfr. 4 valde convexi. Apertura sat obliqua, truncato-ovalis, peristoma rectum, obtusum, columella valde dilatata, late appressa.

Diam. 1, alt. 1,5 mm.

var. *intermedia* Mlldff. Paulo major, diam. 1,25 alt. 1,75, sculptura minus distincta, color pallidior, flavescens.

72. *Georissa laeviuscula* Mlldff.

T. elate turbinata, solidula, transversè subtilissime striatula, sculptura spiralis evanescens, sub lente fortiore vix conspicua, luteo-cornea. Spira valde elevata lateribus convexiusculis. Anfr. 4 perconvexi. Apertura et peristoma praecedentis.

Diam. 1,4, alt. 1,8 mm.

Literaturbericht.

Proceedings of the Malacological Society of London. Vol. II. No. 4.

- p. 137. Sowerby, G. B., on three new shells from the collection of M. B. C. Thomas of Brest (*Litorium armatum* p. 137 t. 11 f. 1, *Marquesas*?; — *Pecten thomasi* p. 138 t. 11 f. 2 unbekanntes Fundortes; — *Cardium mendanaense* p. 138 t. 11 f. 3, *Marquesas*.)
- p. 139. Bednall, W. H., the Polyplacophora of South Australia. With Pl. XII. 37 sichere und 6 zweifelhafte Arten. Neu *Stenochiton pilsbryanus* p. 142; — *Ischnochiton pilsbryi* p. 143 t. 12 f. 2; — *Ischn. tateanus* p. 147; t. 12 f. 3; — *Ischn. thomasi* p. 149 t. 12 f. 45; — *Chiton exoptandus* p. 152 t. 12 f. 7.
- p. 160. Murdoch, R., Description of new species of Endodonta and Flammulina. — Neu *Endodonta vortex*, *End. conica* var. *multicostata*, *Flammulina perplexa*, *Allodiscus mossi*, alle zinkographisch abgebildet.
- p. 164. Melvill, J. Cosmo and E. R. Sykes, Notes on a collection of Marine Shells from the Andaman Islands with Descriptions of new species: 97 Arten, davon neu *Drillia booleyi* p. 165 t. 13 f. 6.7. — *Dr. ochroleuca* p. 165 t. 13 f. 4.5; — *Ancilla booleyi* p. 166 t. 13 f. 13; — *Imbricaria isomeres* p. 167 t. 13 f. 9. — *Nassa eucomista* p. 169 t. 13 f. 11; — *Turritella leptomita* p. 171 t. 13 f. 12.
- p. 173. Godwin Austen, H. H., Notes on the genus *Euplecta* of Semper, with descriptions of supposed new species from Ceylon. With pl. 4. — Neu *E. prestoni* p. 177 t. 14 f. 1; — *Kaliella salicensis* p. 178 t. 14 f. 3; — *Lamprocystis? sinhila* p. 178 t. 14 f. 2; — *Lamp.? nuwaraensis* p. 178 t. 14 f. 4.
- p. 179. Ausstellung einer Anzahl Röntgen-Photographien (skiagraphs) von Mollusken, davon *Nautilus pompilius* auf Taf. 15 abgebildet.

Hedley, C., Description of a new Papuan Land Shell. — In *Records Australian Museum* Vol. III No. 1 p. 11.

(*Thersites septentrionalis* vom Musa River an der Nordostküste von Britisch Neu Guinea in Holzschnitt abgebildet).

Protz, Albert, Bericht über die vom 22 Juni bis 19 Juli 1895 in den Kreisen Schwetz, Tuchel, Konitz und Pr. Starogard von mir unternommenen zoologischen Excursionen. In *Schriften Naturf. Gesellsch. Danzig* N. D. IX. Heft 2. 1896.

Für Westpreussen neu sind *Hyalina alliaria* Mill., *Unio pictorum* var. *arca* Held und *Sphaerium duplicatum* Gless. Sehr auffallend ist das Vorkommen von *Tachea austriaca* bei Sartovitz.

Pallary, Paul, Description de quelques nouvelles espèces d'Helices du Département d'Oran. In Assoc. française Avanc. Sc., Congres de Carthage 1896.

Als neu werden beschrieben und leider ziemlich unkenntlich abgebildet *Macularia kebiriana* f. 1 von Ain Türk; — *Xerophila mortilleti* f. 2; — *Xer. arabophila* f. 4; — *Xer. doumergei* f. 5 — *Xer. berberica*, sämmtlich aus der nächsten Nähe von Oran.

Journal de Conchyliologie. Vol. 44 (1896) No. 3 (ersch. Mai 1887).

p. 169. Bernard, E., Etudes comparatives sur la coquille des Lamelli-branches. — *Condylocardia*, typé nouveau de Lamellibranche.

p. 207. Crosse, H., Note sur le genre *Pterosoma* de Lesson.

p. 213. Hidalgo, G., Observations sur quelques *Cochlostyla* des Philippines

p. 217. — —, Description d'une nouvelle espèce de *Cassis* (*C. Crossei* von den Philippinen).

p. 218. Crosse H., Note sur la distribution géographique du *Cyprea achatidea* Gray (*C. physis* auct. non Brocchi), dans la Méditerranée (mit var. *auricoma*, *oranensis* und *nana*).

p. 222. Dautzenberg, Ph., Description de deux espèces nouvelles de *Bulimulus* (*Gonostomus bouvieri* p. 222 t. 7 f. 1 von Pernambuco, — und *Bostryx monjezi* p. 224 t. 7 fig. 3, wahrscheinlich aus Ober-Peru).

Schmidt, L., Neuere Beobachtungen über Zuwachs zu unserer Molluskenfauna. — In Blätter für Gothaische Heimathskunde 1897 No. 8.

Neu zugewandert resp. eingeschleppt nach Thüringen sind *Cyclostoma elegans* bei Frankenroda und Falken; — *Helix candicans* Zgl. an verschiedenen Stellen; — *Hyalina draparnaldi* Beck in Gärten bei Gotha; — *Hyalina septentrionalis* Bgt. (*draparnaldi* var.) in Gewächshäusern bei Gotha. Schon länger eingeschleppt resp. angesiedelt ist *Vivipara vera* im Schlossteich in Gotha. Dagegen ist *Buliminus radiatus*, der gleichfalls ausgesetzt wurde, bald wieder verschwunden. Die 1877 von Dr. Funk am Staffelstein ausgesetzte *Helix cingulata* Stud. vom Mte. Cristallo gedeiht dagegen vorzüglich.

d'Ailly, Adolf. Contributions à la connaissance des Mollusques terrestres et d'eau-douce de Kameroun. — Bihang til K. Svenska Vet. Akad. Handl. Bd. 12 Afd. IV. No. 2 137. pp. mit 5. Tafeln.

Eine wichtige Arbeit, gewissermassen die Ergänzung zu der von Martens über Ost-Afrika. Sie enthält die Ausbeute der Herrn Ingenieur Dusen, Dr. Spösted und Dr. Jungner in den Jahren 1890—92. Als neu beschrieben werden: *Streptaxis camerunensis* p. 5 t. 1 f. 1—5; — *Ennea gemma* p. 10 t. 1 fig. 28—33; — *Ennea bongeensis* p. 10 t. 1 f. 34—37; — *Ennea martensi* p. 15 (= *complicata* Mrts. Monatsber. Berl. Acad. 1876 t. 4 f. 17—18 nec descr.); — *Ennea perforata* p. 16 t. 1 f. 11—13; — *Ennea serrata* p. 17 t. 1 f. 38—41; — *Ennea* (*Excisa* n. subg.) *duseni* p. 20 t. 1 f. 22—25; — *Emm.* (*Exc.*) *boangolensis* p. 21 t. 1 f. 26—27; — *E.* (*Ptychotrema*) *tullbergi* p. 23 t. 1 f. 42—43; — *Streptostele pusilla* p. 26; — *Helicarion pertenuis* p. 30 t. 1 f. 49—54; — *Helicarion columellaris* p. 31 t. 2 f. 1—8; — *Hel. depressus* p. 32; — *Hel. subglobosus* p. 33 t. 2 f. 9—14; — *Thapsia sjostedti* p. 39 t. 2 f. 15—20; — *Trochozonites reticulatus* p. 43 t. 2 f. 26—31; — *Tr. lindströmi* p. 44 t. 2 f. 40—42; — *Tr. suturalis* p. 45 t. 2 f. 43—46; — *Tr. hystrix* p. 49 t. 2 f. 32—35; — *Tr. pilosus* p. 50 t. 2 f. 36—39; — *Tr. turbinatus* p. 51 t. 2 f. 47—48; — *Tr. theeli* p. 55 t. 2 f. 21—25; — *Helix camerunensis* p. 57 t. 5 f. 11—13; — *Helix jungneri* p. 57 t. 5 f. 14—16; — *Hapalus sulcatus* p. 60 t. 5 f. 5; — *Achatina camerunensis* p. 64 t. 3 f. 1—4; — *Ganomidos* n. gen. für die seltsame goldglänzende *Achatina shuttleworthi* Pfr. und *Ach. barriana* Shuttl. — *Limicolaria kobelti* p. 79; — *Pseudachatina denisoni* var. *connectens* p. 92 t. 4 f. 1—3; — *Ps. martensi* p. 95 t. 4 f. 7—9; — *Ps. liljevalli* p. 98 t. 5 f. 6—7; — *Ps. duseni* p. 107 t. 5 f. 8—10; — *Opeas egens* p. 112. — *Pedipes dohrni* p. 118; — *Dreissensia holmi* p. 130 t. 5 f. 17—23; — *Cyrenella rosea* p. 131 t. 5 f. 24—30. — Im Ganzen werden 100 Arten aufgeführt, davon 35 neu. Die Abbildungen sind sehr befriedigend ausgeführt.

Melville, James Cosmo, Descriptions of thirty-four Species of marine Mollusca from the Arabian Sea, Persian Gulf and Gulf of Oman, mostly collected by F. W. Townsend Esq. In Memoirs Proc. Manchester Literary and Philosophical Society

Session 1896—97. Vol. 41 pl. 3. — With 2 plates.

Als neu beschrieben werden *Nassa* (*Niotha*) *mamillifera* p. 4 t. 6 f. 2; — *N.* (*Hima*) *townsendi* p. 4 t. 6 f. 1; — *Sistrum rawsoni* p. 5 t. 6 f. 7; — *Coralliophila persica* p. 6 t. 6 f. 4; — *Costellaria stephanucha* p. 6 t. 6 f. 7; — *Marginella* (*Gibberula*) *charbarensis* p. 7 t. 6 f. 16; — *Marg.* (*Cryptospira*) *shoplandi* p. 8 t. 6 f. 15; — *Mitrella cartwrighti* p. 8 t. 6 f. 14; — *Terebra severa* p. 9 t. 6 f. 8; — *Ter.* (*Euryta*) *thyraea* p. 10 t. 6 f. 13; — *Nalica strongyla* p. 11 t. 6 f. 20; — *Scalaria fimbriolata* p. 11 t. 6 f. 10; — *Synola karachiensis* p. 12 t. 6 f. 9; — *Elusa brunneomaculata* p. 13 t. 6 f. 5; — *Eulina epiphanes* p. 13 t. 6 f. 6; — *Turritella fultoni* p. 14 t. 6 f. 12; — *Gibbula* (*Cantharidella*) *phaedra* p. 15 t. 6 f. 17; — *Monilea astrolabensis* p. 15 t. 7 f. 21; — *Minolia clinacota* p. 16 t. 7 f. 22; — *Min. nedyma* p. 17 t. 7 f. 23; — *Thalotia beluchis. tana* p. 17 t. 6 f. 19; — *Calliostoma funiculare* p. 18 t. 6 f. 18; — *Ethalia carneolata* p. 19 t. 7 f. 25—26; — *Ethminolina* p. 20 t. 7 f. 24; — *Fisurella townsendi* p. 20 t. 1 f. 27; — *Dentalium conspicuum* p. 21 t. 7 f. 28; — *Leucotina jaskensis* p. 21 t. 6 f. 11; — *Chione mekranica* p. 21 t. 7 f. 30. — *Dosinia globa* p. 22 t. 7 f. 35; — *Tapes oncodes* p. 23 t. 7 f. 34; — *Tellina* (*Maera*) *methoria* p. 23 t. 7 f. 31; — *Donax aperitus* p. 24 t. 7 f. 33; — *Pectunculus mascatensis* p. 24 t. 7 f. 32; — *Yoldia tropica* p. 25 t. 7 f. 29.

The Journal of Conchology, Vol. VIII No. 11 April 1897.

p. 353. Marshall, J. T., Additions to „British Conchology“ (cont.).

p. 373. Chaster, Geo. W., *Adeorbis unisulcatus* n. sp. from the Irish Coast (woodcut).

p. 375. Darbishire R. D., a visit to a Snail Farm.

p. 379. Melvill, J., Cosmo and Robert Standen, Notes on a collection of shells from Lifu and Uvea, Loyalty Islands formed by the Rev. James and Mrs. Hadfield with list of Species. Part II. (cont.) *Neu Drillia cygnea* p. 379 t. 11 f. 84; — *Olivella williamsi* p. 380, (woodcut).

p. 383. Taylor, John W., on two remarkable atavic specimens of *Planorbis spirorbis* Mull. (woodcuts).

Journal de Conchyliologie Vol. 44 No. 2 (1896, erschienen April 1897.)

p. 113. Vayssière, A., Description des Coquilles de quelques espèces nouvelles ou peu connues de Pleurobranchides. *Neu Berthella*

brocki p. 120 t. 5 f. 8, Amboina; — Berth. edwardsii p. 122, Azoren; — Bouireria scutata Mrts. p. 123, Mauritius; — Pleurobranchus perrieri p. 126, Philippinen, Tahiti; — Pl. moebii p. 123, Querimbainseln; — Pl. forskalii Rüpp. p. 130, Rothes Meer; — Susania mamillata Quoy p. 132; — Oscanius semperi n. p. 134, Philippinen.

- p. 138. Hervier, R. P. J., Description d'espèces nouvelles de Mollusques provenant de l'Archipel de la Nouvelle — Calédonie (suite). Neu Clathurella ephelia p. 140; — Cl. squarrosa p. 140; — Cl. phaedra p. 141; — Cl. spelaeodea p. 141; — Cl. rufolirata p. 142; — Cl. euzonata p. 143; — Cl. subfelina p. 144; — Cl. iospira p. 145; — Cl. edychroa p. 146; — Cl. idiomorpha p. 147; — Cl. perangulata p. 147; — Cl. subcylindrica p. 148; — Daphnella galactosticta p. 150; — D. Jifouana p. 150.

Martini-Chemnitz Conchylien Cabinet Neue Auflage.

Lfg. 427 Turritella, von Dr. W. Kobelt. Keine n. sp. Zum erstenmal abgebildet T. monterosatoi Kob. t. 2 f. 3—4.

Kobelt, Dr. W., Studien zur Zoogeographie. Die Mollusken der palaearktischen Region. Wiesbaden, Kreidel 1897. Gr. 8^o. 354 S.

Eine eingehende Besprechung folgt in nächster Nummer.

L'Echange. Revue Linnéenne. Vol. XIII. 1897.

- p. 9. Locard, Arnould, Notices Conchyliologiques. XLIV. Dentalium nouveaux ou peu connus. Neu Dentalium vestitum P. Fischer p. 9, Saharaküste, 830—1100 m; — D. scannatum P. Fischer p. 10, Azoren und Sargassomeer, 12—2100 m; — D. esuberans p. 10, Westafrika, und Azoren, 1250—3650 m; — D. milne-edwardsi p. 10, Westafrika, 1435 m.

Vol. XLV. p. 46. Sur un genre nouveau dans la Faune marine. Assiminopsis n. gen. für Assiminopsis abyssorum n., vom Travailleur südlich von Portugal in 1200 in Tiefe gedrakt, klein, genabelt, Mundrand nicht zusammenhängend, Aussenrand schneidend, Spindelrand umgeschlagen.

The Journal of Conchology. Vol. VIII. No. 12.

- p. 385. Marschall, I. T., Additions to British Conchology. (Cont.)
 p. 395. Wright, C. E., a Colony of Caeciloides acicula Mull. in Northamptonshire.
 p. 396. Melvill, I. C., and Standen, Rob. Notes on a Collection of Shells from Lifu and Uvea, Loyalty Islands, formed by the Rev. James and Mrs. Hadfield, with List of Species. (Part III).

Die Zahl der von den Loyalitätsinseln bekannt gewordenen Arten beläuft sich jetzt auf 800.

- p. 421. Moss, W., a preliminary Note on the Genitalia of *Hyalinia* (*Zonitoides*) *nitida* Müll. and *H. excavata* Bean.
 p. 429. Johnson, James Yate, Description of *Helix Watsoni*, a new species of Land-Shell discovered at Madera by Senhor J. M. Moniz.
 p. 431. Marschall, F. T., the Marine Shells of Scilly.

Some Observations by English Naturalists on the Fauna of Rathlin Island and Ballycastle District. Reprinted from the *Irish Naturalist* 1897.

- p. 173. Standen, R., General Observations.
 p. 179. Adams, Lionel E., Land and Freshwater Mollusca of the Ballycastle District.
 p. 184. Chaster, George W., Notes on the Marine Mollusca of Rathlin Island: (mit Abbildung von *Neolepton obliquatum* Mtrs.)

Journal de Conchyliologie vol. 44 No. 4 (1896, ausgegeben 1. Juli 1897.)

- p. 233. Fischer, H., Note sur le bras hectocotylisé et sur le dimorphisme du sépion de *Sepia Orbignyana* Ferussac.
 p. 237. Hidalgo, Dr. J. G., Catalogue des espèces du genre *Cochlostyla*, Feruss. vivant dans les îles Philippines. Eine eingehende Besprechung dieser Arbeit durch Möllendorff folgt demnächst.
 p. 353. Vayssière, A., Description de deux espèces nouvelles de *Pleurobranchides*. (Pl. *Grossei* und Pl. *Giardi*, erstere von den Antillen, letztere von den Philippinen).
 p. 356. Mayer-Eymar, C. Description de Coquilles fossiles des terrains tertiaires inférieurs (suite). Neu *Ostrea eothina*, *Vulsella anomioides*, *Lithodomus praecedens*, *Nucula edwardsi* N. münzingeri, *Astarte bakeri*, *Cardita nubica*, *Crassatella matercula*, *Cr. syenensis*.
 p. 366. Mayer-Eymar, C., Description d'un sous-genre nouveau du genre *Cardita* (*Cossmannella*, für *Cardium aegyptiacum* Fraas.)

Gude, G. K., Armature of Helicoid Landshells. In *Science* (Gossip III. 1897. p. 332 *Plectopylis clathratuloides* n. aus den Anamullays.

Der Name *Austenia* Gude wird, weil schon vergeben, in *Sykesia* umgewandelt.

Kleinere Mittheilungen.

Unter dem Titel „The Malacological Review“ beabsichtigt Herr Walter E. Collinge, Mason College, Birmingham ein internationales Journal herauszugeben, das wesentlich dem Studium der Nacktschnecken dienen soll. Es soll vierteljährlich erscheinen und kostet jährlich Rm. 4.40.

Die Perlmuschel des rothen Meeres (*Meleagrina radiata* Desh.) scheint sich jetzt mit auffallender Schnelligkeit im Mittelmeer auszubreiten. Nachdem sie Vassel schon nicht lange nach der Vollendung des Suez-Canals in Port-Said nachgewiesen, und später Tiberi sie als *M. conemenosi*, Monterosato als *M. savignyi* von Alexandria beschrieben, hat sie jetzt nach Dautzenberg die Yacht Melita in grösserer Menge in der Bai von Surkennis bei Gabes gefunden. Die Wanderung scheint also längs der nordafrikanischen Küste zu erfolgen.

Nécrologie.

Am 16. Decbr. 1896 starb in Wilfersdorf in Niederösterreich unser langjähriges Mitglied, der frühere Münzbeamte Josef Ullé pitsch, im Alter von 68 Jahren. Obwohl vorwiegend Botaniker hat er auch sehr eifrig Conchylien gesammelt und namentlich der Höhlenfauna seine Aufmerksamkeit gewidmet; die meisten Stücke von *Patula hauffeni*, welche in den europäischen Sammlungen liegen, stammen aus seiner Hand.

Zeitungsberichten zu Folge starb zu Ende vorigen Jahres in Verona Edoardo de Betta, der bekannte Erforscher der venetianischen und trientiner Molluskenfauna.

Am 10. Januar d. J. starb in Neapel Salvatore Trinchese, Professor der Vergleichenden Anatomie.

Am 15. März 1. J. starb zu Havanna der Erforscher von Cuba, J. Gundlach im Alter von 86 J.

Eingegangene Zahlungen:

Höcker, G. (Gotha) Mk. 6.—.

Fortsetzung des Catalogs von No. 5 u. 6 des Nachrichtenblattes.

deplanatus Pfr.	Kundah-Berge, Südindien.
layardi H. Ad.	Ceylon.
loxostomus Pfr.	Südindien.
maculosus Sow.	„
orites Nev.	Sikkim.
parapsis Bens	Ceylon.
parma Bens	„
phaenotopicus Bens	Darjiling, Himalaya.
ravidus Bens	Nilgherries.
shiplayi Pfr.	„
stenostomus Sow.	„
suplicatus Bedd.	Ceylon.
thwaitesi Pfr.	„
tristis Pfr.	Süd-Canara, Südindien.

12. Genus Cyclophorus Montf.

a. **Subgenus Litostylus Kob. & Mildf.**

amoenus Pfr.	?
annamiticus Crosse	Cochinchina.
cambödjensis Morl.	Kambodscha.
ceylanicus Pfr. (indicus Sow., menkeanus Rvé.)	Ceylon.
cornu-venatorium Sow.	Ava.
dodrans Mab.	Tongking.
involvulus Müll. (volvulus Wood)	Südindien, Ceylon.
jerdoni Bens.	Nilgherries.
labiosus Pfr.	?
menkeanus Phil.	Ceylon.
monachus Morel.	Cochinchina.
muspratti G. Aust.	Naga Berge.
nagaensis G. Aust.	„
nilagiricus Bens. (pirrceanus Pfr.)	Südindien.
poeciloneurum G. A.	Naga Berge.

polynema Pfr.	Südindien.
pyrotrema Bens	Bengalen.
semisulcatus Sow. (semistriatus Nev.)	Malacea.
spironema Pfr.	Vorderindien.
tetrachrous Mab.	Tongking.
unicus Mab.	„

b. Subgenus Glossostylus Kob. & Mlldff.

acutimarginatus Sow.	Philippinen: Samar, Leyte, Siargao, Mindanao.
aëtarum Mlldff.	Mittel-Luzon.
alabatensis Kob.	Mittel- und Südost-Luzon, Alabat, Catanduanes, Polillo, Philippinen.
var. alticola Mlldff.	Morong, Luzon.
var. simulabris	Kamarines, Luzon.
altivagus Bens	Mabaleschwar, Südindien.
appendiculatus Pfr.	Marinduque, Philippinen.
var. minor	Tablas, „
aurora Bens	Darjiling, Himalaya.
barandae Hid.	Philippinen, Bataan a. Luzon.
batanicus Quadr. et Mlldff.	Insel Batan (Baschi Gruppe).
benguetensis Hid.	N. W. Luzon.
var. sericea Mlldff.	Sual, Luzon, N. W.
bensoni Pfr.	Nordostindien.
var. cryptomphaloides Nev.	„
borneensis Metc. (subinvolutus Eyd. et Soul.)	Borneo, Labuan, Sumatra, Perak.
bustoi Hid.	Balagnan, Mindanao.
canaliferus Sow.	Philippinen.
ceratodes Mlldff.	Südost-Luzon.
cöchranei G. Austen	Nordborneo.
coronensis Mlldff.	Calamianes, Philippinen.

<i>crassilabella</i> G. Austen	Shan Staaten, Birma.
<i>cruentus</i> Mrts.	Samar, Philippinen.
<i>cryptomphalus</i> Bens.	Avā.
<i>daraganicus</i> Hid.	Südost-Luzon.
var. <i>gigas</i> Mlldff.	Kamarines, Luzon.
„ <i>platyomphala</i> Mlldff.	Polillo.
<i>ectopoma</i> Mlldff.	Samar, Philippinen.
<i>eximius</i> Mouss.	Sumatra.
<i>exul</i> Bens.	Darjiling, Sikkim.
<i>fulguratus</i> Pfr.	Birma, Pegu.
<i>himalayanus</i> Pfr.	Sikkim.
<i>indicus</i> Dësh.	Elefante bei Bombay.
<i>jourdyi</i> Morel.	Tongking.
<i>leucostomus</i> Pfr.	Philippinen: Leyte, Panaon, Mindanao.
<i>lingulatus</i> Sow.	Cebu, Siquijor, Bohol, Phi- lippinen.
var. <i>semperi</i> Kob.	Cebu.
„ <i>depressa</i> Mlldff.	„
<i>luridus</i> Pfr.	?
<i>massiei</i> Morl.	Tongking.
<i>niahensis</i> G. Austen	Nordborneo.
<i>oculus capri</i> Wood (<i>rafflesii</i> Brod. et Sow., <i>indicus</i> Phil.)	Java.
<i>palawanensis</i> Smith	Paragua, Balabac.
<i>patens</i> Blfd.	Pegu.
<i>pearsoni</i> Bens.	Annam, Khasiaberge.
var. <i>minor</i> Nev.	„
„ <i>subalabastrum</i> Nev.	„
„ <i>fuscolabris</i> G. Austen	„
<i>prietoi</i> Hid.	Catanduanes, Philippinen.
var. <i>stenochaeta</i> Mlldff.	Caramuan, Südost-Luzon.
<i>pteroicyclus</i> Mlldff.	Luzon.
<i>quadrasii</i> Hid.	Paragua.

- aurantiacus Schum. (lowi Morg.) . . . Mergui, Tavoy, Perak.
 malayanus Morg.) . . . Mergui, Tavoy, Perak.
 var. andersoni Mrts. . . . „
 „ nevillei Mrts. . . . „
 „ pernobilis Gld. . . . „
 „ reevei Mrts. . . . „
 balteatus Bens. . . . Pegu.
 bankanus Mrts. . . . Banka.
 cucullatus Gld. . . . Barma.
 debeauxi Crosse . . . Singapore,
 diplochilus Mildff. . . . Samui, Golf von Siam.
 everetti Smith . . . Barit, Nordborneo.
 excellens Pfr. . . . Mulmein, Burma.
 expansus Pfr. . . . Tenasserim, Mergui, Perak.
 flavilabris Bens . . . Pegu.
 fultoni G. Aust . . . Naga Berge.
 haughtoni Theob. . . . Mulmein, Tenasserim.
 var. phayrei Nev. . . . „
 „ picta Nev. . . . „
 kinabaluensis Smith . . . Kinabalu, Nordborneo.
 malayanus Bens (volvulus Soul.) Penang, Perak. Samui.
 ophis Hanley . . . Tenasserim, Mergui.
 pealianus Nev. . . . Naga Hills.
 perdix Brod et Sow. (variegatus
 Val., aglae Sow.) . . . Java, Sumatra.
 pfeifferi Rve. . . . Pulo Penang.
 phlêgêthôn G. Aust . . . Nordborneo.
 porphyriticus Bens. . . . Ostküste des bengalischen
 Meerbusens.
 saturnus Pfr. . . . Kambodscha, Laos.
 siamensis Sow. (khasiensis Nev.) Khasiaberge.
 speciosus Phil. . . . Siam, Pegu.
 var. aureolabris Nev. . . . „ „
 songmaënsis Morl. . . . Songma, Tongking.

sublaevigatus Blfd.	Irawaddithal.
taeniatus Pfr.	Sumatra.
theobaldianus Nev.	Assam, Arakan, Pegu.
zollingeri Mouss.	Java.

d. Subgenus Eucyclophorus Mlldff. 1886.

affinis Theob.	Mulmein, Tenasserim.
cantori Bens	Penang.
charpentieri Mouss.	Java? Nicobaren?
cicatricosus Gredl.	Südwest Hubei, China.
clouthianus Mlldff.	Guangdung, China.
consociatus Smith	Annam.
courbeti Ancey	Tongking.
delavayanus Heude	Yünnan, China.
dilatatus Heude	„ „
elegans Mlldff.	Guangdung, China.
eudeli Smith	Annam.
exaltatus Pfr.	Hongkong.
ferruginosus Heude	Yünnan, China.
fargesianus Heude	Tschenkou, China.
floridus Pfr.	Siam.
formosensis Nev.	Formosa
friesianus Mlldff.	„
frinianus Heude	Kiang-si, China.
herklotsi Mrts.	Japan.
ibyatensis Pfr.	Batanes Inseln.
loloënsis Heude (soloënsis ex err.)	Yünnan, China.
martensianus Mlldff.	Mittel-China.
var. nankingensis Heude	„
„ pallens Heude	„
ngankingensis Heude	Anhui und Hubei, China.
paviei Morlet	Kambodscha.
punctatulus Heude	Se-tschuan, China.

14. Genus **Aulopoma** Troschel 1847.

- grande Pfr. Ceylon.
helicinum Chemn. „
itieri Guérin (cornu venatorium
Pfr. hoffmeisteri Troschel.) „
sphaeroideum Döhrn „

Subfamilie Pterocyclinae.

15. Genus **Coelopoma** A. Ad. 1867.

(Spirostoma Heude.)

- barcheti Schm. et Bttg. . . . Ningpo, China.
frinianum Heude Lopin, „
japonicum A. Adams Japan.

16. Genus **Pterocyclus** Benson 1832.

- albersi Pfr. Khasiaberge? Birma?
anguliferus Soul Cochinchina.
ater Stol. Mulmein, Birma.
aureus (Myx.) Heude China.
berthae Dautz et Ham Tongking.
bifrons Pfr. Ceylon.
bilabiatus Bens. Südindien bis Madras.
var. conica Nev. Nilgherries.
blandi Bens Penang.
celebensis Smith (Cyclot.) . . Süd Celebes, Saleyer.
cetra Bens. Birma, Mulmein.
cingalensis Bens Ceylon.
comitis Bedd Anamalli-Berge, Indien.
cucullus G. Austen Nordborneo.
cumingi Pfr. Ceylon, Travancore.
cyclophoroideus Nev. Anamallis.
eudaedaleus Grosse. Borneo.
feddeni Blfd. Pegu, Bhamo.
insignis Theob Shan Staaten.
latilabrum Smith Nordborneo.
magnus G. Austen Dafla-Berge.

- moluccensis Kob. Halmahera.
 manus Benson Nilgherries.
 niahensis G. Austen
 var. baramensis Kob. Nordborneo.
 parvus Pears
 var. major Nev. Assam, Chittagong, Arakan.
 aracanensis Nev. Arakan.
 assamensis Hanl. et
 Theob. Assam.
 perrieri Morlet Siam.
 pseudocumingi Nev. Travankur, Tinevelli.
 pullatus Bens. Birma.
 regelspergeri Morg. Perak.
 rupestris Bens. (pictus Trösch.) Südindien.
 var. puriensis Nev.
 schmackeri Mlldff. Setschuan, China.
 sluiteri Btfg. Gunung Gedeh, Java.
 sumatranus Mrts. Sumatra, Borneo.
 tenuilabiatus Metc. Borneo, Celebes.
 troscheli Bens. Ceylon.

17. Genus **Spiraculum** Pearson 1838.

a. Subgenus **Spiraculum** s. str.

- andersoni Blfd. Irawaddy Thal.
 avanum Blfd. Ava, Shangebiet.
 beddomei Blfd. Madras.
 hispidum Pears. Khasiaberge, Nordostindien.
 massiei Morl. Laos, Hinterindien.
 mastersi Hanl. et Theob. Assam, ..
 simplex Nev. Naga Hills.
 travancoricum Bedd. Travankur.

b. Subgenus **Diplopterum** Mlldff.

- fairbanki Blfd. Pulney Berge, Südindien.

18. Genus **Rhiostoma** Benson 1858.

asiplion Mlldff.	Samui, Golf von Siam.
bernardii Pfr.	Siam.
cambodjensis Morl.	Kambodscha.
hainesi Pfr.	„
haughtoni Bens.	Mulmein in Birma.
housei Haines	Siam, Samui.
jousseaumi de Morg.	Perak, Malakka.
simplicilabre Pfr.	Kambodscha.

Subfamilie Cyclotinae.

19. Genus **Platyrhappe** Mlldff.

anocamptus Mlldff.	Samar, Philippinen.
anthopoma Mlldff.	Luzon, „
bongaoensis Smith	Bongao, Suluarchipel.
coptoloma Mlldff.	Nordluzon.
erroneus Heude	Hunan, China.
eurystoma Mlldff.	Luzon.
exiguus Sow.	?
expansilabris Quadr. et Mlldff.	Calamianes, Philippinen.
fodiens Heude	China.
fossor Heude	„
gradatus Mlldff.	Calamianes, Philippinen.
harukuanus Bttg.	Molukken.
hunanus Gredl.	Hunan, Guangsi, China.
latecostatus Kob.	Mindanao, Cebu.
lateplicatus Mlldff.	Tablas, Philippinen.
var. stenostoma Mlldff.	„
limitus G. Austen	Nordborneo.
lowi de Morgan (Aulopoma)	
(hungerfordianus Mlldff.)	Perak.
mamillatus Quadr. et Mlldff.	Nordluzon.
minutus H. Ad.	Formosa.
mucronatus Sow.	Luzon.
parvulus Mrts.	Molukken.

<i>succinctus</i> Mrts.	Timor.
<i>suluanus</i> Mlldff.	Sulu-Inseln.
<i>vicinus</i> Smith	Jampeo und Kalao, südlich von Celebes.

b. Subgenus Procyclus Fischer.

<i>bourguignati</i> Doum. Adans	Lenkoran.
<i>campanulatus</i> Mrts.	Süd-japan, Korea
<i>chinensis</i> Pfr.	Hongkong.
<i>danieli</i> Morl.	Tongking.
<i>difficillimus</i> Schm. et Bttg.	Kiukiang, Ning-po, China.
<i>ortunei</i> Pfr. (approximans Heude)	Mittelchina.
<i>gassiesianus</i> Crosse	Tây-ninh, Cochinchina.
<i>herzi</i> Bttg.	Asterabad, Transkaspien.
<i>lindstedti</i> Pfr.	Ophir, Malacca.
<i>microchilus</i> Crosse	?
<i>sieversi</i> Pfr.	Lenkoran.
<i>stenomphalus</i> Heude	Hunan, China.
<i>taivanus</i> Ad.	Förmosa.
<i>tourannensis</i> Soul.	Touranne, Annam.
<i>tubaeförmis</i> Mlldff.	Guangdung.

c. Subgenus Eucyclus Mlldff.

<i>angulatus</i> Mrts.	New-Beland, Sulusee.
<i>auriculatus</i> Kob.	Mindanao, Samar.
var. <i>deflexa</i> Mlldff.	Leyte.
<i>batchianensis</i> Pfr.	Batchian.
<i>bernsteyni</i> Mrts.	Obi.
<i>biangulatus</i> Mrts.	Flores.
<i>caroli</i> Kob.	Philippinen.
<i>euzonus</i> Dohrn	Palawan.
<i>fasciatus</i> Mrts.	Makassar, Süd-Celebes.
<i>floresianus</i> Mrts.	Flores.

lowianus Pfr.	Labuan.
mindaiensis Bock	Mindai auf Borneo.
minor Smith	Nutuna Inseln.
palawanicus Smith.	Palavan.
pruinosis Mrts.	Molukken.
pyrostoma Smith.	Süd Celebes.
semiliratus Mlldff.	„
sulcatus Mlldff.	Cebu, Philippinen.
trusanensis G. Austen	Trusan, Borneo.
variegatus Swains. (planorbulum Sow., cornu venatorium Petit) Philippinen. var. grandis Mlldff.	Sulu Inseln.
volvuloides Sow.	?

d. Subgenus Aulacopoma Mlldff.

boxalli G. Austen	Molu, Nordborneo.
labuanensis Pfr.	Labuan.

21. Genus **Opisthoporus** Benson.

biiliatus Mouss. (taylorianus Pfr., carbonieri Recluz)	Nordborneo.
birostris Pfr.	Borneo.
borealis Mlldff. (hyperborealis Heude)	Hubei, China.
cavernae G. Austen	Sarawak, Nordborneo.
conchinchinensis Pfr.	Cochinchina.
corniculum Mouss. (javanus Pfr.) Java.	
deflexus Mlldff. (borealis Heude non Mlldff.)	Hubei, Setschuan, China.
euryomphalus Pfr.	Borneo.
gordoni Bens.	Barma, Mulmein.
gwendolenae G. Austen	Nordborneo.
hainanensis H. Ad.	Hainan.
hungerfordi G. Austen	Nordborneo.

iris G. Austen	Borneo.
latistrigus Marts. (euryomphalus Mrts. nec Pfr.)	West Borneo.
penangensis Stol.	Penang, Perak.
pertusus Morel.	Borneo.
ptero-cycloides Pfr. (anomalus Rve.)	„
pulchellus Morl.	Siam.
quadrasi Crosse	Balabac, Paragua, Calamianes, Philippinen.
rostellatus Pfr.	Singapore, Sumatra, Borneo.
schomburgianus Mlldff.	Südchina.
setosus Mlldff.	Samui, Golf von Siam.
siamensis Mrts.	Siam.
simonianus Heude	Tay-ninh, Tongking.
solutus Stol.	Penang.
spiniferus Morel.	Borneo.
sumatrensis Mrts.	Sumatra.
tener Mke.	Touranne, Annam.
tubuliferus Pfr.	?

Subfamilie Cyathopomatinae.

22. Genus **Cyathopoma** Blanford 1864. *)

a. Subgenus **Cyathopoma s. str.**

album Bedd.	Südindien, Ceylon.
atrosetosum Bedd.	„
beddomeanum Nev. (blanfordi Bedd., nec H. Ad.)	Tinewelli Südindien.
blanfordi H. Ad.	Mahé, Seychellen.
coonoorense Blfd.	Nilgiris, Südindien.
dickroyense Nev.	Ceylon.

*) Die philippinischen Arten siehe unter *Heteropoma* bei den Realiidae.

deccanense Blfd.	Sylhed-Berge bei Bombay, Mauritius?
kalryense Blfd.	Südindien.
kolamullyense Blfd.	"
latilabre Bedd.	"
natalicum G. Austen	Camorta, Nicobaren.
ovatum Bedd.	Salem Südindien.
shevroyanum Bedd.	"
sivagherianum Bedd.	Südindien.
travancoricum Bedd.	"
trochleum Bens.	"
vitreum Bedd.	"
wynaadense Blfd.	"

b. Subgenus *Jérdonia* Blanford 1894.

anamullyanum Bedd.	Südindien, Anamallis.
ceylanicum Bedd.	Ceylon.
elatum Bedd.	Südindien, Golkonda.
imperforatum Nev.	Südindien, Anamallis.
malabaricum Blfd.	" Nilgherries.
nitidum Bedd.	Südindien, Anamallis.
procerum Blfd.	" Malabar.
tignarium Bens.	Andamanen.

23. Genus *Mychopoma* Blfd. 1869.

convexiusculum Pfr.	Kap, Natal.
hirsutum Bedd.	Südindien, Calcad Berge.
nevilli Morelet	Comoren.
seticinctum Bedd.	Südindien, Anamallis.
exul Mildff.	Constantinhafen, NeuGuinea.

(Fortsetzung folgt.)

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Neunundzwanzigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel monatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Cochlostyla-Studien.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Hidalgo hat im letzten Jahrgang des Journ. de Conch. die Literatur über Cochlostyla um 3 Arbeiten bereichert, nämlich:

1. Observations sur quelques Cochlostyla des Philippines I. p. 1—46.—

Das betreffende Heft ist vom 1. Januar 1896 datirt, aber meines Wissens erst Anfang 1897 ausgegeben.

2. Observations etc. II. p. 213—217. (Heft 3, datirt, 1. Juli 1896, wirklich ausgegeben Mai 1897),

3. Catalogue des espèces du genre Cochlostyla Fér.

qui vivent dans les Iles Philippines. p. 237—353. (Heft 4, datirt 1. Oktober 1896, ausgegeben Ende Juni 1897).

Alle drei Aufsätze enthalten vieles Brauchbare, namentlich mit Bezug auf Literaturhinweise, aber auch vieles Irrige und Nichtverständliche, besonders in der Auffassung von Arten, Unterarten und Varietäten, in der wir häufig weit auseinandergehen. Ich trenne oft was Hidalgo zusammenzieht, und manche Formen, die er als besondere Arten stehen lässt, sind für mich nur Varietäten, u. s. w. Die hierüber nothwendigen Auseinandersetzungen würde ich am Liebsten einer zusammenfassenden Arbeit über die ganze Gattung einverleiben; da ich aber nicht weiss, wie lange es noch dauern kann, bis dieselbe zum Abschluss und zum Druck kommen wird, so ziehe ich es vor meine entgegenstehenden Ansichten theilweise schon jetzt darzulegen, zumal Hidalgo sich vielfach polemisch gegen mich und die von mir aufgestellten Arten wendet.

Er macht (p. 30) die sehr richtige Bemerkung, dass von andern Autoren („dé renom“ setzt er hinzu, zu welcher Klasse er mich sichtlich nicht rechnet), aufgestellte Arten nur nach sorgfältigstem Studium und nur von solchen Forschern eingezogen werden sollten, welche im Besitz eines sehr reichhaltigen Materials sind. Dieses Prinzip, welches ich ihm gegenüber wiederholt verfochten habe, befolgt er leider mir gegenüber durchaus nicht. Er thut sich sichtlich etwas darauf zugute, dass er 1400 Exemplare von *Cochlostylen* besitzt und noch etwa ebensoviel in Madrider Sammlungen studirt hat. Wenn ich nur meine eigene Sammlung mit den Doubletten rechne, so werden 20000 kaum reichen; es sind nur wenige Arten, von denen ich nicht Hunderte in den Händen gehabt hätte, und bei manchen geht es mit allen Fundortsverschiedenheiten und Varietäten in die Tausende. Und wenn ich hinzuzählen wollte, was ich in andern Sammlungen, namentlich

der Quadras'schen, Berliner, Frankfurter u. s. w. gesehen und verglichen habe, so könnte ich die obige Zahl leicht verdoppeln. Der Vortheil des grösseren Materials wäre also jedenfalls auf meiner Seite. Was ich aber viel höher anschlage, ist die persönliche Anschauung über die geographische Verbreitung, die Entwicklung und Abgrenzung der Rassen, und wenn ich auf Grund dieser Erfahrung eine neue Art aufstelle, so kann sich Hidalgo darauf verlassen, dass sein Nörgeln, zu dem er a priori geneigt ist, wenn jemand anders als er eine neue *Cochlostyla* benennt, an der Artgiltigkeit derselben nichts ändern wird. Er hat namentlich nie verstanden, obwohl ich wiederholt darauf hingewiesen habe, welcher Unterschied zwischen Varietät in meinem, d. h. in dem in Deutschland allgemein angenommenen Sinne, und seiner Anwendung dieser Bezeichnung besteht. Meine Varietäten sind Lokalrassen, die sich von *Species* und *Subspecies* nur graduell unterscheiden und die ich in Zukunft auch lieber als Unterarten bezeichnen werde; die seinigen sind promiscue individuelle Spielarten und (zum kleinsten Theile) geographische Abänderungen. Er wird daher auch nie finden, dass ich vom gleichen Fundort Typus und Varietät oder mehrere Varietäten citire. Ihm passirt das öfters, wie er sogar Formen einer Art, die im gleichen Walde friedlich durcheinander hausen, als verschiedene Arten aufführt z. B. *subcarinata*, *romblonensis* und *möllendorffi*, die ganz sicher nur individuelle Abänderungen einer Art sind. Ich mache ihm das nicht zum Vorwurf, da er wie alle Forscher in Europa mit einzelnen Exemplaren und oft unsicheren Fundortsangaben arbeiten muss, während wir an Ort und Stelle aus dem Vollen schöpfen. Wohl aber gereicht es ihm zum Tadel, dass er diesen Umstand nicht berücksichtigt, wenn er meine Resultate kritisirt. Ueberhaupt sucht er es in seiner neusten Arbeit so hinzustellen, als

habe ich mich darauf beschränkt in Manila stillzusitzen und das mir von Quadras und andern gebrachte Material zu verarbeiten, wenigstens schweigt er in seiner Darstellung von der Entwicklung unsrer Kenntnisse über Cochlostyla von meinem eigenen Reisen und Sammlungen gänzlich. Es heist bei ihm lapidarisch: „Im Allgemeinen kann man sagen, dass den Herren Cuming, Semper und Quadras die Kenntniss der schönen Cochlostyla-Arten zu verdanken ist.“ Von mir ist bloss insoweit die Rede, als ich einige der Quadras'schen Funde beschrieben habe. Man kann es Hidalgo nicht verdenken, dass er meinen Freund Quadras, der unter seinen Landsleuten als weisser Rabe erscheint, über die Gebühr herausstreicht, nachdem unsre Kenntniss von der Fauna der spanischen Colonie fast ausschliesslich durch Ausländer geschaffen worden ist. Aber Quadras' Verdienste als Sammler sind an sich gross genug, um die Schmückung mit fremden Federn entbehren zu können. Unkenntniss kann Hidalgo auch nicht vorschützen, da aus meinen Publikationen ganz genau hervorgeht, was auf meinen eigenen Beobachtungen, auf denen der meinerseits angelernten und bezahlten Sammler oder auf Quadras'schem Material beruhte. Was speziell neue Cochlostylen anbelangt, so hatte z. B. Quadras an der Entdeckung der folgenden keinerlei Antheil: *accedens*, *erythrospira*, *intercedens*, *lamellicostis*, *olivacea*, *pulchella*, *roebeleni*, *roseolinbata*, *streptostoma*, *trisculpta*, *versicolor*.

Mit Recht hebt Hidalgo als besonderes Verdienst Quadras' hervor, dass er von vielen Arten die genauen Fundorte festgestellt hat; weder er noch Quadras selbst haben aber meinen wiederholten Hinweis gebührend berücksichtigt, dass leider nicht auseinander gehalten worden ist, ob die Fundorte auf eigener Beobachtung oder auf Mittheilung anderer beruhten. Hierdurch ist die Autorität meines Freundes für die Fundortsangaben einigermassen

entwerthet worden, da natürlich nur die ersteren Fälle absolut zuverlässig sind. In der That ist Quadras dadurch für eine Reihe sicher falscher Angaben verantwortlich geworden, während ihm auf der andern Seite das Verdienst mancher richtiger Fundortsfeststellungen, welches andern Sammlern zukommt, irrthümlich zugeschrieben worden ist.

Ich hebe von den ersteren hervor:

C. annulata Sow. Benguet. Die Art kommt sicher nicht in Benguet vor, wo Quadras auch bisher nicht gewesen ist, sondern nur in Ilocos Norte.

C. bicolorata Lea. Iloilo. Vorkommen daselbst gänzlich ausgeschlossen.

C. calobapta Jon. Cebu. Weder Semper, noch ich, Koch oder Quadras selbst haben die Art auf Cebu gefunden.

- C. cincinnus* . Mindoro.
- C. circe* . Loquiloion, Samar. (Nur auf Mindanao!)
- C. collodes* . Samboanga.
- C. faunus* . Masbate.
- C. gilya* . Siquijor.
- C. iloconensis* . Mindanao (!)
- C. imperator* . Iloilo (!)
- C. lignaria* . Benguet.
- C. metaformis* . Bohol.
- C. norrisi* . Leyte.
- C. pithogastra* . Cebu.
- C. portei* . Infanta, Laguna. (nur auf Polillo!)
- C. roissyana* . Surigao.
- C. zonifera* . Laguna (!)

Von allen diesen Fundortsangaben weiss ich bestimmt, dass sie nicht auf 'Quadras' eigenen Beobachtungen beruhen, sie sind auch nicht bloss zweifelhaft, sondern nach unsern jetzigen Erfahrungen über die Verbreitung der *Cochlostylen* direkt falsch. Sie stammen meist aus der ersten Zeit seines Aufenthaltes auf den Philippinen, als er

die Mittheilungen einheimischer und spanischer Sammler, die oft sehr unzuverlässig sind, noch kritiklos hinnahm. Schade nur, dass er sie später nicht widerrufen und ihre Veröffentlichung verhindert hat. Nur wer wie ich seine Reisen und Sammlungen genau kennt, kann nun zwischen sicheren und unsicheren oder falschen Fundorten unterscheiden.

Was nun die Differenzpunkte zwischen Hidalgo und mir anbelangt, so kann ich hier dieselben nicht alle einzeln erörtern. Schon in der Abgrenzung der Gattung selbst gehen unsre Ansichten weit auseinander. Er schliesst *Corasia* und *Axina* aus, hat aber z. B. *C. sphaerion* bei *Cochlostyla*, die doch von manchen Formen der *intorta* nur schwierig specifisch, aber sicher nicht generisch zu trennen ist. Aehnlich liegt der Fall mit *Axina* und es ist nach Sempers klarer Beweisführung schwer begreiflich, wie man diese ganz unwissenschaftliche Trennung noch aufrecht erhalten will. Warum er ferner *fragilis* Sow. (*Leytia*), *aurata*, *erubescens*, *pubibunda*, *lividocincta* weglässt, ist aus seiner Arbeit nicht ersichtlich! Da sie als *Cochlostyla* beschrieben sind, hätte er diesen Ausschluss doch motiviren müssen. Die *Leytia* steht freilich ganz isolirt, aber wegen der hydrophanen Bänderung doch näher bei *Callicochlias* als bei *Corasia*. Die Gruppe von *C. aurata*, *Poecilosphaera* Pilsbry, ist meiner Ansicht nach *Pfeifferia* als Sektion einzuverleiben und *Pfeifferia* als Gattung abzutrennen, da doch einige anatomische Unterschiede vorhanden sind; immerhin aber gehört sie zur engeren Verwandtschaft von *Cochlostyla*. Auf der andern Seite lässt Hidalgo die *Phoenicobius*-Arten bei *Cochlostyla*, welche doch, wie Dohrn, Pilsbry und ich klar nachgewiesen haben, zu *Camaena* gehören.

Auf seinen Versuch der Gruppierung der Arten kann ich hier nicht näher eingehen, da ich dieselbe fast durch-

weg bekämpfen muss. Auch die Vertheilung nach geographischen Gesichtspunkten in fünf „centres“ scheint mir wenig glücklich und schon durch die grosse Zahl falscher oder unsicherer Fundortsangaben sind die daraus gezogenen Schlüsse über die Verbreitung vielfach irreführend. Vorläufig muss ich mich darauf beschränken, einige kritische Arten zu besprechen.

(1. u. 2.) *C. dubiosa* Pfr., *batanica* Rve. u. *speciosa* Jay.

Hidalgo sucht mit unöthiger Breite zu beweisen, dass die vielfach verkannte, weil unvollkommen beschriebene *Helix speciosa* Jay nicht, wie Pilsbry will, mit *C. dubiosa*, sondern mit *batanica* Rve. identisch sei. Es handelt sich mit andern Worten einfach darum: hat Hidalgo Recht, wenn er *dubiosa* und *batanica* artlich trennt oder ist die Combination beider, welche Pfeiffer und nach ihm Pilsbry befürwortet, gerechtfertigt? Auf den 6 Seiten, welche er mit der Besprechung dieser Frage füllt, sucht man vergebens auch nur ein Wort der Begründung seiner Ansicht, irgend ein Kennzeichen, durch das er die beiden Arten unterscheiden will. Ich habe ein nach hunderten zählendes Material von *C. dubiosa* aus der Provinz Tayabas auf Luzon sorgfältig durchgemustert und konnte etwa 1 Dutzend Exemplare der *batanica* von der Insel Batan vergleichen und bin zu der Ueberzeugung gekommen, dass sie sich die beiden Formen nicht als Arten, kaum als Varietäten trennen lassen. Da nach meinen Beobachtungen für die oft schwierige Artabgrenzung bei den Cochlostylen grade die geographische Verbreitung ein sehr wichtiger Faktor ist, so war mir das gänzlich unvermittelte Auftreten der auf einen kleinen Theil vom östlichen Mittelluzon beschränkten *C. dubiosa* in einer nahezu identischen Form auf den nördlich von Luzon gelegenen Batanes in hohem Grade störend, und ich habe mir deshalb besondere Mühe gegeben greifbare Unterschiede an beiden Formen zu finden. Die Rasse von Batan ist durchschnittlich etwas

stumpfer und es fehlt die braune Binde um die Spindel, wenigstens bei den von mir gesehenen Exemplaren. Hierauf eine Art zu gründen ist mehr als ich verantworten möchte, und wenn ich sie als var. *batanica* bestehen lasse, so geschieht dies hauptsächlich der merkwürdigen weiten räumlichen Trennung wegen. Dieser Sprung in der Verbreitung widerspricht so vollständig meinen Erfahrungen, dass ich annehmen möchte, die Art sei, etwa mit Pflanzen, verschleppt worden und nicht ursprünglich auf den nördlichen Inseln einheimisch.

C. dubiosa variiert ungemein und zwar in der Stärke der Schale, der Höhe des Gewindes, der Bänderung, indem die mittleren Binden oft verschwinden, der Zahl und Anordnung der hydrophanen Cuticula-Bänder, der Länge der Mündung, die oft schon wie bei *C. mirabilis* ausguss-artig verlängert ist. Die letztere Form scheint auch räumlich vom Typus getrennt zu sein und ich nenne sie var. *submirabilis* Stücke wie Hid. Atl. t. 47, af. 4 leiten zu ihr über.

Betreffs des Fundorts von *C. dubiosa* ist Hidalgo theilweise im Irrthum. Quadras hat dieselbe niemals im Distrikt Morong gesammelt, den wir genau genug kennen, um die Abwesenheit dieser Art in ihm behaupten zu können. Vielleicht hat er sie mit falscher Fundortsangabe von einem einheimischen Sammler erhalten. Sie lebt im östlichen Theil der Provinz Tayabas bis an die Grenze der Provinz Kanarines, wo sie durch *mirabilis* und *generalis* ersetzt wird, ferner auf der Insel Alabat. Nach Norden kenne ich die Grenze noch nicht genau, aber schon in der Provinz Nueva Ecija tritt *C. roebeleni* für sie ein und in den Provinzen Isabela und Kagayan fehlt jede Art dieser Gruppe. Die Fundorte Marinduque, Samar und Batan für *dubiosa* sind endgültig zu streichen; den letzt genannten hatte Pfeiffer selbstverständlich nur deshalb an-

gegeben, weil für ihn *batanica* Rve. ein Synonym von *dubiosa* war.

Nach der sehr mangelhaften Figur in Jay's Katal. (3. Ed. 1839, t. III f. 9) entscheiden zu wollen, welche von diesen beiden sich so nahe stehenden Formen gemeint war, halte ich für ein sehr kühnes Unterfangen, da nicht einmal der einzige von mir herausgefundene Character, nämlich das Vorhandensein der Spindelbinde, ersichtlich ist. Ich bin mit Pilsbry der Ansicht, dass man den Jay'schen Namen endgültig in der Synonymie lassen soll, nachdem er in Folge der unkenntlichen Beschreibung und Abbildung auf so verschiedene Arten wie *C. coccomelos*, *zonifera* und *dubiosa* bezogen worden ist. Die Art von Tayabas hat hiernach wie bisher *C. dubiosa* Pfr. zu heissen, die Form von Batan kann als *var. batanica* abgetrennt werden.

Gänzlich verfehlt ist meiner Ansicht nach der Versuch Hidalgo's, *C. peraffinis* Pilsbry mit *dubiosa* zu vereinigen, wobei ihm höchstens die nicht sehr gelungene Figur entschuldigen kann. Eine *Cochlostyla* nach einer solchen Figur mit Sicherheit zu bestimmen ist schwer, doch unterliegt es für mich keinem Zweifel, dass Pilsbry's Art lediglich eine individuelle Abänderung von *C. polillensis* ist. Letztere ist freilich überhaupt nur eine vikariirende Form von *dubiosamirabilis*, die sie auf Polillo vertritt, aber doch schon genügend modificirt, um sie als Art abzutrennen.

(3.) *C. fuliginata* Mrts.

Die Bemerkungen enthalten vieles richtige, namentlich dass die von mir als *fuliginata* betrachtete *Cochlostyla* aus den Bergen östlich und nordöstlich von Manila besser mit *C. fenestrata* als mit *montana* Semp. zu vergleichen ist. Es ist das ziemlich unwesentlich, da beide zu derselben Gruppe gehören; ich verglich sie eben mit der einzigen

Art, die ich besass. Nach Vergleich des Original Exemplars von *fuliginata* bin ich nunmehr zu einem andern Resultat gekommen. Die Form von Montalban, welche sich durch die Gebirge von Morong und Bulacan bis in den südlichen Theil der Provinz Nueva Ecija erstreckt, gehört als var. (oder subsp.) *bifenestrata* n. zu *fenestrata*. Sie unterscheidet sich im Wesentlichen dadurch, dass sie auch an der Basis eine Reihe Unterbrechungsflecken („Fenster“) in der hydrophanen Oberhaut aufweist. Hierzu stimmt auch vortrefflich der Fundort der typischen *fenestrata*, nämlich der nördliche Theil der Provinz N. Ecija am Südabhang des Karavallo-Gebirges. Die echte *fuliginata* Mts., die sich als Art halten lässt, lebt in den Provinzen Tarlac und Pangasinan. Mittelglieder zwischen ihr und *fenestrata* würden im nordöstlichen Pangasinan zu suchen sein. Die Synonymie stellt sich mithin wie folgt:

C. fenestrata Sow. — Nueva Ecija

var. *bifenestrata* Mlldff. = *fuliginata* Mlldff. olim, Hidalgo, non Mts. — N. Ecija, Bulacan, Morong, Manila.

C. fuliginata Mts. = *beloni* Jouss. — Tarlac, Pangasinan.

(4.) *C. sowerbyi* Hid.

Der Autor setzt auseinander, was wir seit Pfeiffer schon wussten, dass *C. decipiens* Sow. Formen der *mirabilis*, *dubiosa* und eine dritte Form einschloss, und hat vollständig Recht darin, dass diese letztere, welche nicht Sowerby's Typus darstellt, nach Ausscheidung der übrigen ebenfalls nicht dem Namen *decipiens* behalten darf, den ihr Pfeiffer liess. Er giebt daher dem verbleibenden Rest den obigen neuen Namen. Das Schlimme dabei ist nur, dass Niemand, auch der Autor nicht, weiss, was die Art, welche auf der Insel Capul leben soll, eigentlich ist. Ich will hier erwähnen, dass ich die kleine Insel Capul von einem recht tüchtigen Sammler habe untersuchen lassen und dass derselbe keine

Cochlostyla gefunden hat, die sich auf *decipiens* Sow. ex rec. Pfr. beziehen lassen könnte. Die Abbildungen im Chémn. (t. 45, f. 5,6) deuten auf den Formenkreis von *pulcherrima*, noch dazu erscheint es zweifelhaft, ob die beiden Figuren zu derselben Art gehören. Wir sind daher zunächst um eine neue Nominalart bereichert, die der Autor selbst nicht kennt, Reeve's Abbildung (C. ic. t. V f. 23) von *decipiens* stimmt durchaus nicht zu Pfeiffers; leider ist sie nur von hinten gezeichnet. Sie ist grösser und höher als die Pfeiffersche und sieht aus wie eine Form von *zonifera* oder *samarensis*.

(5.) *C. bicolorata* (Lea).

Hier bin ich zunächst nicht damit einverstanden, dass *C. onyx* als blosse Varietät, also im Hidalgo'sche Sinne eine individuelle Spielart, die keinen Namen verdient, gelten soll. Sie ist eine ausgezeichnete Lokalrasse, welche im westlichen Theile der Provinz Kamarines Sur von Libmanan bis Báao lebt und durch keinerlei Uebergänge mit *bicolorata* verbunden ist. Selbst die extrem schlanke Form der letzteren Art, welche Hidalgo (Atl. t. 70 f. 5) abbildet, kann nicht als Uebergang betrachtet werden, da sie wie der Typ nur 7 statt 8 Windungen hat, immer noch erheblich bauchiger und nicht gekantet ist. Aehnlich steht es mit meiner *C. amaliae*, welche mindestens eine gute Subspecies ist, da sie in den Bergen der Provinz Albay ganz gleichförmig auftritt. Hier bin ich aber eher geneigt, sie nur als Unterart gelten zu lassen, weil ich seither eine Form vom Isarog kennen gelernt habe, die sich wohl als Uebergang auffassen lässt. Sie nähert sich in der Gesamtförm, auch schon etwas in der Färbung und Zeichnung der *C. amaliae*, hat aber noch eine grüne Basis. Ich nenne sie var. *subflammulata*. Keinenfalls ist es zulässig, alle diese räumlich geschiedenen Rassen ohne besondere

Bezeichnung glatt zu einer Art zu vereinigen Ich unterscheide:

C. bicolorata (Lea) typ. — Provinzen Laguna und Tayabas auf Luzon, Marinduque.

var. melanacme Mlldff. — Kamarines (nördlicher Theil)

var. gracilis Mlldff. — Polillo.

var. subflammulata Mlldff. — Berg Isarog in Kamarines (südlicher Theil).

subsp. *amaliae* Mlldff. — Provinz Albay.

C. onyx (Brod.) — Kamarines (westlicher Theil).

(6.) *C. cunctator* (Reeve)

Wenn Hidalgos Abbildung (Atl. t. 60 f. 2) in der That dieselbe Schnecke darstellt, wie Reeve's *cunctator*, so ist die letztere Art nichts weiter als eine Form, kaum Varietät von *C. daphnis*. Dagegen gehört die von Pilsbry (Man. VIII, t. 12, f. 1,2.) abgebildete Form ohne alle Frage zu *C. faunus* Brod., von der ich sie auch nicht als Varietät abzutrennen vermag. Diese letztere tauft Hidalgo *C. pilsbryi* Hid., also eine überflüssige Vermehrung der Synonymie. Nun habe ich aber eine dritte Form von R. Damon als *C. cunctator* Rve. erhalten, zu der eine Anzahl Exemplare von Koch auf den Camotes-Inseln gesammelt, sehr gut passen. Diese lassen sich von *C. daphnis* und *faunus* als besondere Lokalrasse abtrennen, und wenn sie, wie ich nach Hidalgo annehmen muss, nicht zu *cunctator* Rve. gehört, so bedarf sie eines neuen Namens. Man kann die Gruppe mithin folgendermassen auffassen:

C. daphnis Brod. = *cunctator* Rve teste Hid. — Bohol, Siquijor, Cebu.

subsp. *faunus* Brod. = *cunctator* Pilsbry non Reeve = *pilsbryi* Hid. — Cebu.

subsp. *camotica* Mlldff. = *cunctator* Damon, Mlldff. in sched. non Reeve). — Camotes.

(8.) *C. naujanica* Hid.

Hier hat Hidalgo völlig Recht. Bei allen Arten von *Phoenicobius* kommen bezahnte und unbezahnte Formen untereinander vor, und ich habe auch von der Rasse, die auf Nord- und Nordost Mindoro beschränkt ist, wenn auch selten, deutlich gezahnte Stücke erhalten. Die typische Form von Naujan ist wesentlich kleiner als die von den Abhängen des M. Halcon bei Bakó und Kalapan, so dass ich die letzteren als var. *grandis* abtrenne. Die *Phoenicobius*-Arten, welche wie oben schon erwähnt, nicht zu *Cochlostyla* gehören, sondern zu *Camaena* zu stellen sind, bilden eine geschlossene Reihe, die man sehr wohl als Lokalrassen einer Art auffassen könnte.

Camaena (*Phoenicobius*) *oblonga* (Sow.) — Nord- und Nordwest-Mindoro.

C. oomorpha (Sow.) . Nordwest, West-Mindoro.

var. *diminuta* Mlldff " "

C. arata (Sow.) . Südwest, Süd "

C. adusta (Sow.) . Südost "

var. *subarata* Mlldff. " "

C. brachyodon (Sow.) . Ost "

C. naujanica (Hid.) . Nordost "

var. *grandis* Mlldff. " Nord "

Bei Bakó kommen *oblonga* und *naujanica grandis*, also die grösste und die kleinste Form, zusammen.

11. *C. indusiata* Pfr. und *saranganiica* Mlldff.

Darüber dass meine Art mit der von Hidalgo als *indusiata* bestimmten identisch ist kann kein Zweifel bestehen und von einer irrthümlichen Supposition meinerseits, wie sie Hidalgo annimmt, ist keine Rede. Quadras erhielt seine Exemplare von dem Orchideensammler Micholitz, er selbst war nie auf Sarangani; später sammelte sie Roebelen für mich auf den gleichen Inseln Balut und Sarangani. Ich

habe nun nach Hidalgo's Widerspruch die Pfeiffersche Beschreibung und der Abbildung der Schnecke von Tukan Besi erneut verglichen (was ich natürlich schon längst vorher gethan hatte, während Hidalgo kühn behauptet: *précisément parce qu'il n'a pas vu les figures des Novitates*) und finde immer noch denselben Hauptunterschied, nämlich dass *saranganica* ganz schwach gekantet ist, während *indusiata* nach der Diagnose *distincte carinata* ist, in der deutschen Beschreibung einen „deutlichen ziemlich scharfen Kiel“ besitzt. Die Abbildung, von der Hidalgo behauptet sie gesehen, aber keinen Kiel bemerkt zu haben, zeigt einen deutlich fädlich aufgesetzten Kiel, der wohl nur zu übersehen ist, wenn man ihn nicht sehen will. Ueber die geographische Schwierigkeit eine philippinische Schnecke ausserhalb der Philippinen verbreitet zu finden, geht Hidalgo leicht hinweg mit dem sehr naiven Grunde, dass ja eine Anzahl *Cochlostylen* auf mehr als einer Insel gefunden wurden; Er vergisst nur dabei 1) dass es sich in solchen Fällen immer um benachbarte Inseln handelt — sprungweises Vorkommen auf entfernten Inseln hat sich noch immer als Irrthum, sei es durch falsche Fundortsangabe oder unrichtige Bestimmung erwiesen — und 2) dass in solchen Fällen die Rassen der einzelnen Inseln stets mehr oder weniger modificirt sind. Beweis dafür sind grade die von ihm angeführten Beispiele. *Cochl. sphaerion* kommt, nach Streichung der falschen Fundorte Mindoro, Bohol und Camotes, auf Leyte, Panaon und N. Mindanao vor, hat also einen sehr geschlossenen Verbreitungsbezirk, aber die Mindanao-Rasse, meine *var. meridionalis*, ist so stark verändert, dass man bei keinem Stück über die Herkunft zweifelhaft sein kann. Aehnlich steht es mit *C. zonifera*, die auf den Inseln Leyte, Samar, Dinagat, Siagaró und Mindanao (Luzon, Catanduanes bei Hidalgo sind natürlich zu streichen) fünf sehr gut geschiedene Rassen bildet, deren jede auf eine Insel

beschränkt ist und von denen zwei, *paraleuca* und *circæ*, nach Hidalgo sogar besondere Arten sind. Nach meiner Erfahrung wäre es in hohem Grade auffällig, wenn sich die Sarangani-Schnecke in gleicher Form auch auf Tukan-besi vorfände. Ich würde sogar soweit gehen, falls sich nach den Original Exemplaren die Identität von *saranganica* mit *indusiata* herausstellen sollte — in welchem Falle freilich Pfeifers Beschreibung und Abbildung sehr mangelhaft sein müsste — dann anzunehmen, dass Pfeifers Fundort irrtümlich angegeben war und dass Thomson die fragliche Schnecke ebenfalls von Sarangani erhalten hätte. Uebrigens scheint es Hidalgo gelungen zu sein, die Insel Tukan besi, nach der ich wie von Martens und A. B. Meyer u. a., vergeblich gesucht habe, endlich aufzufinden, da er sie „assez voisine de Sarangani“ nennt. Wir vermuthen in ihr eine der Talant-Inseln, die durch einen tiefen und ziemlich breiten Meeresarm von Mindanao getrennt sind.

13. *C. pictor* Brod.

Hidalgo bespricht hier die ausserordentlich schwierige Gruppe von *pictor*, *frater*, *fulgetrum nobilis*, *decorata* etc., die sich alle um *ventricosa* Pfr. gruppieren, und kommt u. A. zu dem Resultat, dass *frater* Fér = *pictor* Brod. sei, behält aber trotzdem den Namen *pictor* bei, weil *frater* von späteren Autoren vielfach missverständlich aufgefasst worden sei. Dass ein Autor seine Priorität durch Fehler Anderer verlieren soll, ist ein neues, sehr merkwürdiges Princip. Ich stimme Hidalgo völlig darin bei, dass die Figur bei Férussac ein abgeriebenes Exemplar der Schnecke von Dingle und Dueñas (Berg Putian) auf Panay darstellt, und da *pictor* Brod. ebenfalls von Panay angegeben wird, so wird er auch darin Recht behalten, dass *pictor* nur ein Synonym von *frater* ist. In diesem Falle ist aber die Rasse der Insel Negros, die wir bisher mit *pictor* be-

zeichneten, nicht mehr dazu zu stellen; sie ist viel bauchiger, anders gefärbt und gezeichnet und entschieden eine andre Art. Hidalgo mischt daher in seinem pictor wiederum zwei Arten. Für mich ist die ganze Frage nur geographisch zu lösen, was ich an der Hand meines sehr reichen Materials mit Abbildungen möglichst vieler Formen demnächst versuchen werde. (Schluss folgt.)

Literaturbericht.

Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia 1896 Part. II. III.

p. 315. Pilsbry, Henry A. and E. G. Vanatta, Catalogue of the Species of Cerion, with description of new forms. Es werden vier Untergattungen unterschieden: Eöstrophia Dall für die miocäne *C. anodonta*; — Cerion s. str. *C. uva*; — Strophiope Dall (welcher alle die Maynard'schen Untergattungen zugerechnet werden) für die Hauptmasse; — und Diacerion Dall für die Gruppen von striatellum und rubicundum. Als neu beschrieben werden: *C. uva* desculptum p. 328, t. 11, fig. 1, von Curacao; — *C. in-crassatum* microdon t. 11, fig. 5, Cuba; — *C. iostomum* arangoi p. 330, t. 11, fig. 12; — *C. hyperlissum* p. 330, t. 11, fig. 10, Cuba; — *C. regina* p. 330, t. 11, 23, 14, Bahamas; — *C. sarco-stomum* p. 331, t. 11, fig. 16, Little Inagua; — *C. abacöense* p. 332, t. 11, fig. 11, var. bendalli fig. 13, Bahamas; — *C. eleutheræ* p. 333, t. 11, fig. 19. 20: — *C. blandi* p. 334 t. 7, Turks Insel; — *C. multistriatum* p. 335, t. 11, fig. 8, Crooked Island; — *C. basistriatum* p. 335, t. 11, fig. 28, Cuba; — *C. tridentatum* p. 336, t. 11, fig. 27, Cuba; — *C. duplodon* p. 337, t. 11, fig. 26, Bahamas.

Neues Mitglied:

Herr Pfarrer **Ricklefs** in Minsen, Amt Jever.

Eingegangene Zahlungen:

Gude, L., Mk. 6.—; v. Lasser, M., Mk. 6.—; Ricklefs, M., Mk. 6.—; Sinroth, L., Mk. 6.—; Hofer, W., Mk. 6.—; Paar, L., Mk. 12.—.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.,
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 17. Oktober.

Fortsetzung des Catalogs von No. 7 u. 8 des Nachrichtenblattes.

5. Familie Neocyclotidae.

a. Subfamilie Neocyclotinae.

Genus **Neocyclotus** Crosse et Fischer.

a. Subg. Neocyclotus s. str.

bartletti Pfr.	Ostperu.
bisinuatus Mrts.	Costarica.
bogotensis Pfr.	Neu Granada
boucardi Angas	Costarica.
cingulatus Sow.	Neu Granada.
connivens H. Ad.	Ost-Peru.
corpulentus Smith	Neu Granada.
distinctus Sow.	West Columbien.
dunkeri Pfr.	Ecuador.
dysoni Pfr.	Zentralamerika.
giganteus Gray	Columbia, Panama
glaucostoma Pfr.	Venezuela.
granadensis Shuttl.	Trinidad, Granada.
granulatus Pfr.	Ecuador.
inca d'Orb.	Bolivia, Brasilien.
incomptus Sow.	Neu Granada.
irregularis Pfr	Costarica.
laxatus Sow.	Columbia.
martinicensis Shuttl.	Martinique.
? minimus Gdl.	Osteuba.
pazi Crosse	Ecuador.
perézi Hid.	"
popayanus Lea	Neu Granada.
prominulus Fer.	Brasilien.
quitensis Pfr.	Neu Granada, Ecuador.
rugatus Guppy	Trinidad.
stramineus Rve.	Merida, La Guayra.
translucidus Sow.	Columbien.
vortex Weinl.	Haiti.

b. Subgen. *Platystoma* (Klein).

<i>asperulus</i> Sow.	Jamaica.
<i>bairdianus</i> Chitty	"
<i>beswicki</i> Chitty	"
<i>corrugafissimus</i> Chitty	"
var. <i>notatus</i> Chitty	"
<i>crassus</i> C. B. Ad.	"
<i>cycloatus</i> Chitty	"
<i>deburgheanus</i> Chitty	"
<i>dentistigmatus</i> Chitty	"
<i>duffianus</i> C. B. Ad.	"
<i>gemma</i> Chitty	"
<i>inutilis</i> Chitty	"
<i>jamaicensis</i> Chemn.	"
<i>jugosus</i> C. B. Ad.	"
<i>nodosus</i> Chitty	"
<i>notatus</i> Chitty	"
<i>novae spei</i> Chitty	"
<i>novus-saltus</i> Chitty	"
<i>palescens</i> C. B. Ad.	"
<i>perpallidus</i> C. B. Ad.	"
<i>portlandensis</i> Chitty	"
<i>portoricensis</i> Bttg.	Portorico.
<i>pretiosus</i> Chitty	Jamaica.
<i>ruber</i> Chitty	"
<i>rudisplanusque</i> Chitty	"
<i>rupis-fontis</i> Chitty	"
<i>seminudus</i> C. B. Ad.	"
<i>subrugosus</i> Sow.	"
<i>varians</i> C. B. Ad.	"
<i>westmorelandensis</i> Chitty	"
<i>zigzag</i> Chitty	"

b. Subfamilie **Amphicyclotinae.**

Genus **Amphicyclotus** Crosse et Fischer.

acutiliratus Drouët	Martinique.
amethystinus Guppy	Dominica.
beauianus Petit (inornatus Recl).	Guadeloupe'
boucardi Sallé	Vera Cruz, Mexiko.
bourcierii Pfr.	Ecuador.
cayennensis Shuttl.	Cayenne.
cinereus Drouët	Martinique.
croseanus Hid.	Ecuador.
cousini Jouss.	"
cumingii Sow. (striatus Lea)	Columbia.
delphinulus Mouss.	"
esmeraldensis Mill.	Ecuador.
gayi Hupé	Nordchile.
goldfussi Bttg.	Honduras.
guyaquilensis Sow.	Guayaquil.
haematomma Pfr.	Ecuador.
hidalgoi Crosse	"
liratus Drouët	Martinique.
maleri Crosse et Fischer . . .	Tabasco, Mexiko.
moriciandi Pfr.	Brasilien.
nigrofasciatus Mill.	Ecuador.
orbignyi Ancey	Bolivia.
ponderosus Pfr.	Guatemala.
psilomitus Pfr.	Venezuela.
purus Fbs.	Westcolumbien.
rufescens Sow.	Martinique.
schrammi Shuttl.	Guadeloupe.
texturatus Sow.	Guatemala.

Genus **Buckleyia** Higgins.

bifasciata Mouss.	Bogota.
---------------------------	---------

martinezi Hid. (montezumi
Higg.) Ecuador.

Genus **Cyrtotoma** Mörch.

berendti Pfr. Südmexiko.

lutescens Pfr. "

var. cooperi Tryon "

mexicanum Menke "

salleanum Mrts. "

6. Familie Pupinidae.

Genus **Pseudopomatias** Mlldff. 1885

(Fargesia Heude) 1886.

amoenus Mlldff. (corneus

Heude) Hubei, Setschuan.

var. tumidula Mlldff. . . . Hunan.

grandis Austen Shengorh.

himalayae Bens. Rungun, Darjiling.

peguensis Theob. Pegu.

pleurophorus Bens. Khasiaberge.

Genus **Rhaphaulus** Pfr.

assamicus G. Austen Brahmakund.

bombycinus Pfr. Sarawak, Borneo.

chrysallis Pfr. Tenasserim.

kükenthali Kob. Nordborneo.

lorraini Pfr. Pulo Penang.

pachysiphon Theob et Stol. Mulmein.

pfeifferi Issel Sarawak, Borneo.

Genus **Streptaulus** Bens.

blanfordi Bens. Sikkim, Himalaya.

var. intubus G. Aust. "

— tubulus G. Aust. "

— tortuosus G. Aust. "

Genus **Brazieria** Brazier.

typica Braz. (brazierae Smith) D' Entrecasteaux Inseln.

Genus **Coptocheilus** Gould.

- altus Sow. Philippinen (Insel Negros).
var. protracta Mlldff. „ Sibuyan, Tablas,
Mindoro.
anostoma Bens. (sectilabrum
Pfr., lowei Sow.) Labuan.
doriae Issel Sarawak, Borneo.
funiculatus Bens. Darjiling.
leferi Morel. Borneo.
pauperculus Sow. Sikkim.
quadrasi Hid. Busuanga, Philippinen.
sectilabris Gld. Birma, Perak.
sumatranus Dohrn Sumatra.
tanycheilus G. Austen Borneo.

Genus **Cataulus** Blanford.

- albescens Blfd. Travankur.
aureus Pfr. Ceylon.
austenianus Bens. „
blanfordianus Dohrn „
calcadensis Bedd. Travankur.
costulatus Blfd. Tinevelly Ghats, Südindien.
cumingi Pfr. Ceylon.
decorus Bens. „
duplicatus Pfr. „
eurytrema Pfr. „
haemastomus Pfr. „
layardi Gray „
marginatus Pfr. „
nictneri Nev. „
pyramidatus Blfd. „

- recurvatus Pfr. Anamullys, Südindien.
templemanni Pfr. Ceylon.
thwaitesi Pfr. „
tortuosus Chemn. Nicobaren.

Genus **Hybocystis** Bens.

- crossei Dautz. et Hamonv. . Tonkin.
elephas de Morgan Malacca.
gravida Bens. (pollex Gould). Mulmein.
jousseaumi de Mo'rg. . . . Perak.
mouhoti Pfr. Laosgebiet.
rochebruni Mab. Tonkin.

Genus **Pupinella** Gray.

a. Subg. **Pupinella s. str.**

- angasi Braz. (luisiadiensis Smith.) Neu Guinea, Louisiaden.
borneensis Pfr. Borneo.
ceramica Mrts. Ceram, Ambon.
costata Hedl. et Mus. . . . Queensland.
crossei Braz. Yule Insel, Neu Guinea.
coxi Morel. Queensland.
grandis Fbs. (forbesi Pfr.) . Louisiaden.
luteola Brancs. (fultoni Smith) Astrolabe Bai, Neu Guinea.
macgregori Smith Russel Island, Louisiaden.
mindorensis Ad. et Rve. . . Mindoro.
minor Smith Russel Island, Louisiaden.
moulinsiana Fisch. et Bern. . Woodlark „
pupiniformis Sow. (Sowerby Pfr.) Luzon.
quadrasii Mlldff. Süd Luzon.
rosselliana Smith Louisiaden.

b. Subg. **Pupinopsis** Pfr.

- humilis Jacq. (antiquata Sow.) Neu Guinea.
petterdi Crosse Nordaustralien.
planilabris Pfr. (whartoni Cox) Queensland.

- rufa Sow. Japan.
swinhoei H. Ad. Formosa.
var. meridionalis Bttg. „
— morrisiana H. Ad. „
strubelli Smith Djajna Insel, Neu Guinea.

Genus **Bellardiella** Tapp. Canefri.

- martensiana Tapp. Port Dorey, Neu Guinea.

Genus **Hedleya** Cox.

- macleayi Cox Nord Queensland.

Genus **Pupina** s. str.

a. Subg. **Pupina** s. str.

- brazieri Crosse Erromango, Neue Hebriden.
complanata Pease Carolinen, Marschallinseln.
cumingiana Pfr. Tanau, Neu Hebriden.
difficilis O. Semp. Palaos, Yap.
gracilis Mlldff. Cebu, Philippinen.
keraudreni Vign. Salomonen.
miokoana Mouss. Mlldff. . . . Bismark Archipel.
mitis Hinds. „
pfeifferi Dohrn Cap Flattery, Australien.
quadrasi Mlldff. Luban, Philippinen.
solomonensis Smith Salomonen.
speculum Tapp. Can. Port Dorey, Neu Guinea.
strangei Pfr. Moreton Bai, Australien.
vitiensis Garr. Gornea, Viti Inseln.

b. Subgenus **Tylotoechus** n.

- adamsi Kob. (pfeifferi Ad. nec
Dohrn) Batchian, Molukken.
artata Bens. (blanfordi Theob.) Birma, Ava.
arula Bens. „
aurea Hinds Neu Island.

<i>aureola</i> Stol.	Pulo Penang.
<i>bicanaliculata</i> Sow.	Cebu, Philippinen.
<i>bilinguis</i> Pfr.	Cap York; Louisiaden.
<i>bipalatalis</i> Bttg.	Gunung Gedah, Java.
<i>calamianica</i> Q. et Mlldff.	Busuanga, Philippinen.
<i>compacta</i> Mlldff.	Java.
<i>crosseana</i> Morlet	Kambodscha.
<i>crossei</i> Braz.	Queensland.
<i>destructa</i> Heude (Mesost.)	Setschuan. China
<i>doriae</i> G. Aust.	Busanberge, Nordborneo.
<i>dorri</i> Dautz	Haiphong in Tonking.
<i>ephippium</i> Grdl.	Hunan, China.
<i>evansi</i> G. Aust.	Nordborneo.
<i>everetti</i> Smith.	Natuna-Inseln.
<i>exclamationis</i> Mab.	Tonkin.
<i>flava</i> Mlldff.	Hainan.
<i>fuchsi</i> Grdl.	Henson-schien, China.
<i>giumarasensis</i> Nev.	Guimaras, Sibuyan, Tablas, Negros, Masbate Philippinen.
<i>hosei</i> G. Aust.	Nordborneo, Balabac, Pala- wan.
<i>hungerfordiana</i> Nev.	Asaddan River, Nordostindien
<i>hyptiostoma</i> Q. et Mlldff.	Philippinen
<i>illustris</i> Mab.	Tonkin.
<i>imbricifera</i> Bens.	Nordostindien.
<i>japonica</i> Mrts.	Japan.
<i>josephi</i> Mlldff.	Balabac, Philippinen.
<i>jüdeliana</i> Mlldff.	Hainan.
<i>junghuhni</i> Mrts.	Java.
<i>lowi</i> de Morg.	Perak.
<i>meridionalis</i> Pfr.	Queensland.
<i>mouhoti</i> Pfr.	Kambodscha.
<i>nana</i> Mlldff.	Leyte, Philippinen
<i>nasuta</i> Smith	Konstantinhafen. Neu Guinea.
<i>nicobarica</i> Pfr.	Nicobaren.

ottonis Dohrn	Mindanao, Basilan, Philip- pinen.
var. compressa Mlldff.	Sulu-Inseln.
pallens Mlldff.	Samui, Golf von Siam.
paviei Morlet	Kambodscha.
peguënsis Bens.	Pegu.
pineticola Cox	Queensland.
pulchella Mlldff.	Lo-fu-schan, China.
robusta Cox	Port Curtis, Queensland.
rufilabris Dohrn	Sumatra.
spectabilis Q. et Mlldff.	Busuanga, Philippinen.
striatella Q. et Mlldff.	Ilin bei Mindoro, Philippinen,
sucinacia Bttg.	Gunung Salak auf Java.
tchehelensis Morg.	Perak.
superba Pfr.	Sumatra.
thomsoni Fér.	Fitzroy Insel.
treubi Bttg.	Java.
turgidula Dohrn	Sumatra.
ventrosa Dohrn	Cap York, Australien.
verbeeki Mlldff.	Java.
vescoi Morel	Pulo Condor, Hinterindien.
wilcoxi Cox.	Clarence River, Australien.

c. Subgenus **Siphonostylus n.**

lobifera Mrts.	Sumatra.
longituba Kob.	Halmahera.

Genus **Hargravesia** H. Adams.
(Registoma Gray.)

dissimilis Mlldff.	Luzon.
exigua Sow.	Cebu?, Negros.
fusca Gray (vitrea Sow.)	Philippinen.
goldfussi Mlldff.	Camerun.
grandis Gray (nunezii Sow., aurantia Mörch)	Philippinen.

<i>pellucida</i> Sow.	Philippinen.
<i>perexigua</i> Q. et Mlldff.	. . . Tablas, Philippinen.
<i>perobliqua</i> Q. et Mlldff.	. . . Marinduque „
<i>quadrasi</i> Mlldff.	. . . Nordluzon, „
<i>semiscissa</i> Q. et Mlldff.	. . . Marinduque, „
<i>semperi</i> Mlldff.	. . . Nordluzon, „
<i>similis</i> Sow.	. . . Luzon, „
<i>solitaria</i> Mrts.	. . . Molukken.
<i>streptaxis</i> Mlldff.	. . . Morong, Luzon.

Genus **Porocallia** Mlldff.

<i>ambigua</i> O. Semp.	. . . Nordluzon.
<i>canalifera</i> Q. et Mlldff.	. . . Catanduanes, Philippinen.
<i>microstoma</i> Kob.	. . . Mindanao, Bohol „
<i>var. leytensis</i> Mlldff.	. . . Leyte.
<i>var. nana</i> „	. . . Luzon, Catanduanes, Philip- pinen.
<i>var. subocclusa</i> Mlldff.	. . . NO Luzon.

Genus **Callia** Gray.

<i>amboinensis</i> Mrts.	. . . Amboina, Ceram.
<i>lubrica</i> Sow.	. . . Philippinen.
<i>splendens</i> Dohrn	. . . Lizard Insel, Nordaustralien.
<i>wallacei</i> Pfr.	. . . Ceram.

7. Familie Alycaëidae.

Genus **Dioryx** Benson.

<i>amphora</i> Bens.	. . . Birma.
<i>bacca</i> Pfr.	. . . Laosgebiet.
<i>carinigera</i> Mlldff.	. . . „
<i>distortus</i> Haines	. . . Siam.
<i>feddenianus</i> Theob.	. . . Mulmein; Shanstaaten.
<i>globulus</i> Mlldff.	. . . Hubei, China.
<i>kobeltianus</i> Mlldff.	. . . Kiukiang, China.

monadicus Heude	Tschenkeu, China.
pilula Gld.	Hongkong. „
var. minor Mlldff.	Guangdung.
setchuanensis Heude	Tschenkeu, „
swinhoei H. Ad.	Formosa.
urnula Bens.	Sikkim; Shanstaaten?

Genus **Alycaeus** Gray.

a. Subgenus **Orthalycaeus** Pfr.

anceyi Mab.	Tongking.
bembex Bens.	Darjiling, Himalaya.
burtii G. Aust.	Nega Berge, Assam.
congener Smith	Nordborneo.
conicus G. Aust.	Nord Kaschar.
constrictus Bens.	Darjiling, Himalaya.
crenilabris Mlldff.	Java.
dohrni Bttg. (hochstetteri Mrts. nec Pfr.)	Borneo.
fruhstorferi Mlldff.	Java.
fultoni Mlldff.	Gomonton, Nordborneo.
galbanus G. Aust.	Niahberge, „
gibbosulus Stol. (chaperi Morg.)	Penang, Malacca.
gibbus Fér.	Cochinchina.
globosus H. Ad.	Saravak, Nordborneo.
graphicus Blfd.	Shan Staaten bis Darjiling.
var. minor G. Aust.	Assam.
hochstetteri Pfr.	Java.
hosei G. Aust.	Nordborneo.
jagori Mrts.	Java, Celebes, Perak.
kapayanensis de Morg.	Perak.
margarita Theob.	Shan Staaten.
mouhoti Pfr.	Laos Gebiet.
otiphorus Bens.	Shan Staaten bis Darjiling.
perakensis Crosse	Perak.

<i>politus</i> Blfd.	Arakan.
<i>pusillus</i> G. Aust.	Nord Kaschar, Nordindien.
<i>pyramidalis</i> Bens.	Tenasserim, Birma, Salanga.
<i>reinhardi</i> Mörch	Nicobaren.
<i>requiesenus</i> Mab.	Tongking.
<i>reticulatus</i> Mlldff.	Java.
<i>rimatus</i> Bttg.	Nordborneo.
<i>roebeleni</i> Mlldff.	Samui, Golf von Siám.
<i>sadongensis</i> Smith	Sarawak, Nordborneo.
<i>sculpturus</i> G. Aust.	Manipur.
<i>serratus</i> G. Aust.	Nagaberge, Assam.
<i>specus</i> G. Aust.	Nordborneo.
<i>thieroti</i> de Morg	Perak.
<i>vestitus</i> Blfd.	Arakan.
<i>vulcani</i> Blfd.	Ava, Ober-Birma.

b. Subgenus Chamalycaeus n.

<i>andamaniae</i> Bens.	Andamanen.
<i>brahma</i> G. Austen	Brahmakund.
<i>canaliculatus</i> Mlldff.	Samui, Golf von Siam.
<i>caroli</i> Semp.	Luzon.
<i>celebensis</i> Mrts.	Luvu, Celebes.
<i>cyphogyrus</i> Q. et Mlldff.	Catanduanes, Luzon.
<i>diminutus</i> Heude	Tschenkeu, China.
<i>diplochilus</i> Mlldff.	Perak.
<i>dolichodeirus</i> Heude	Tschenkeu, China.
<i>dolomiticus</i> Heude	Kiangsi, „
<i>elevatus</i> Heude	Tschenkeu, „
<i>excisus</i> Mlldff.	Sulu Inseln.
<i>fargesianus</i> Heude	Tschenkeu, China.
<i>helicodes</i> Grdl.	Human und Hupe, China.
<i>hungerfordianus</i> Nev.	Nordformosa.
<i>inflatus</i> G. Aust.	Nagaberge, Nordostindien.
<i>ingrami</i> Blfd.	Arakan, Nord Kaschar.
<i>japonicus</i> Mrts.	Süd-japan.

<i>jousseaumi</i> de Morg.	Perak.
<i>latecostatus</i> Mlldff. (<i>nipponensis</i> Grdl.)	Lo-fou-schan, China.
<i>microconus</i> Mlldff.	Perak.
<i>microdiscus</i> Mlldff.	„
<i>möllendorffi</i> n. (= <i>inflatus</i> Mlldff. nec G. Aust.)	Hunan, China.
<i>montanus</i> Nev.	Sikkim.
<i>muciferus</i> Heude	Tschenkeu, China.
<i>nagaënsis</i> G. Aust.	Naga Berge, Nordostindien.
<i>nanus</i> Mlldff.	Hunan, China.
<i>neglectus</i> Heude	Ansui, China.
<i>nipponensis</i> Reinh.	Süd-japan.
<i>nitidus</i> Blfd.	Arakan.
<i>oligopleuris</i> Mlldff.	Perak.
<i>parvulus</i> Mlldff.	„
<i>physis</i> Bens.	Darjiling, Himalaya.
<i>planorbulus</i> Heude	Tschenkeu, China.
<i>plicilabris</i> Mlldff.	Hunan, „
<i>quadrasi</i> Mlldff.	Cagayan, Luzon.
<i>rathousianus</i> Heude	Kiangsu, China.
<i>sculptilis</i> Bens.	Thyet Myo, Birma.
<i>sinensis</i> Heude	Ansui, China.
<i>spratti</i> G. Aust.	Shanberge, Hinterindien.
<i>stoliczkai</i> G. Aust.	Nagaberge Nordostindien.
<i>strigatus</i> G. Aust.	„ „
<i>tomotrema</i> Mlldff.	Montalban, Luzon.
<i>umbonalis</i> Bens.	Birma.

c. Subgenus Charax Benson.

<i>anthostoma</i> Mlldff.	Hubei, China.
<i>armillatus</i> Bens.	Thyet Mio, Birma.
<i>avae</i> Blfd.	Ava, Arakan.
<i>bicrenatus</i> G. Aust.	Nagaberge, Assam.
<i>bifrons</i> Theob.	Shan Staaten, Hinterindien.

chenelli G. Aust.	Naga-Berge.
crenatus G. Aust.	Nord Kaschar.
crenulatus Bens.	Sikkim, Himalaya.
crispatus G. Aust.	Nordostindien.
cristatus Mlldff.	Hunan, China.
cucullatus Theob.	Shan Staaten.
damsangensis G. Aust.	West Bhutan.
diagonius G. Aust.	Nord Kaschar.
digitatus H. Blfd.	Darjiling, Himalaya.
everetti G. Aust. (broti Aldr.)		Nordborneo.
expatriatus Blfd.	Nilgherries.
footei Blfd.	Südindien.
gemma Bens.	Sikkim, Himalaya.
glaber Blfd.	Arakan.
globulus G. Aust.	Nagaberge, Assam.
hebes Bens.	Teria Ghat, Nordostindien.
humilis Blfd.	Pegu.
jaintiacus G. Aust.	Jaintiaberge, Nordostindien.
khasiacus G. Aust.	„ „
kurzianus Theob. et Stol	Birma.
longituba Mrts.	Sumatra.
var. latestriata Mlldff.	Java.
multirugosus G. Austen	Nagaberge, Assam.
notatus G. Aust.	Dafla Berge.
pachitaënsis Heude	Assam.
pentagonus Heude	Tschenkeu, China.
plectocheilus Bens.	Sikkim, Himalaya.
prosectus Bens	Nordostindien.
richthofeni Blfd.	Mulmein, Birma.
spiracellum Ad. et Rve.	Borneo.
strangulatus Hutt.	„
stylifer Bens.	Sikkim, Himalaya.
subhumilis (Nev.) Mlldff.	„ „
succineus Blfd.	Arakan.
theobaldi Blfd.	Khasia Berge, Nordostindien.

8. Familie Diplommatinidae.

1. Genus **Helicomorpha** Mlldff.

appendiculata Mlldff.	Leyte Philippinen.
conella Mlldff.	Negros,Guimares,Philippinen.
costulata Q. et Mlldff.	Busuanga, Philippinen.
depressa Mlldff.	Leyte, Siquijor, Catanduanes.
var. manopleuris Mlldff.	Südostluzon.
globulus Q. et Mlldff.	Busuanga, Philippinen.
linguifera Q. et Mlldff.	Bohol, „
pilula Q. et Mlldff.	„ „
quadrasi Mlldff.	Leyte, „
var. argutecostata Mlldff.	„ „
turricula Mlldff.	Cebu, „
var. globosula Mlldff.	Siquijor,

2. Genus **Nicida** Blonford.

anamallayana Bedd.	Anamallyberge, Südindien.
ceylanica Bedd.	Ceylon.
fairbanki Blfd.	Pulney Berge, Südindien.
kingiana W. et H. Blfd.	Kolamullies, „
liricineta Blfd.	Khandallah bei Lombay.
nilgirica Blfd.	Nilgiriis, Südindien.
nitidula Blfd.	„ „
pedronis Bedd.	Ceylon.
pulneyana Blfd.	Pulney Berge, Südindien.
subovata Bedd.	Süd Kanara, „

Genus **Arinia** Ad.

a. Subgenus **Arinia** s. str.

calathiseus Q. et Mlldff.	Negros, Philippinen.
chrysacme Mlldff.	Luzon, „
cuspidata Mlldff.	Calamianes „
cylindrus A. et Mlldff.	Luzon, „
dichroa Mlldff.	„ „

<i>égregia</i> Hedl. et Mus.	Queensland
<i>gibbosula</i> Mlldff.	Luzon, Philippinen.
<i>manopleuris</i> Q. et Mlldff.	Marinduque, „
<i>minor</i> Sow. (sowerbyi Pfr.)	Philippinen.
var. <i>holopleuris</i> Mlldff.	Cebu, Bohol.
„ <i>intermedia</i> „	„
„ <i>abnormis</i> „	Leyte.
„ <i>elongata</i> „	Negros.
„ <i>aurantiaca</i> „	Mindoro.
„ <i>subglabrata</i> „	Guimares.
<i>ovulum</i> Mlldff.	Sibuyan, Philippinen.
<i>pallida</i> Mlldff.	Benguet auf Luzon.
<i>scalatella</i> Dohrn	Arayat „
<i>tablasensis</i> Hid.	Tablas, Philippinen.

b. Subgenus Leucarinia Mlldff.

<i>borneensis</i> Smith.	Nordborneo.
<i>contracta</i> Q. et Mlldff.	Mindanao.
<i>costata</i> Mlldff.	Philippinen.
<i>devians</i> Mlldff.	„
<i>minutior</i> Mlldff.	Marinduque.
<i>minutissima</i> Mlldff.	Philippinen.
<i>plagiostoma</i> Mlldff.	Samal bei Mindanao.
<i>similis</i> Smith	Barit, Nordborneo.
<i>sinulabris</i> Mlldff.	Samal bei Mindanao.

Genus Palaina O. Semper.

a. Subgen. Palaina s. str.

<i>alata</i> O. Semp.	Palaus.
<i>angulata</i> Bttg.	Ambon, Haruku.
<i>aurea</i> Bedd.	Palaus.
<i>australiae</i> Bëns.	Mt. Warren, Ost-Australien.
<i>bensoi</i> H. Ad.	Moreton Bai, Australien.
<i>brazieri</i> Cox.	San Christoval, Salomonen.
<i>cantori</i> Pfr.	Lord-Howes Insel.

(Fortsetzung folgt.)

Nachrichtenblatt

der deutschen
Malakozoologischen Gesellschaft.

Neunundzwanzigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel monatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von **R. Friedländer & Sohn in Berlin** zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Cochlostyla-Studien.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

(Schluss.)

14. *C. carinata* Lea.

Dagegen dass Hidalgo die verschiedenen Rassen dieses Formenkreises als Varietäten, richtiger Unterarten einer Art behandeln will, lässt sich schliesslich nicht viel einwenden, nur müsste dann dasselbe Princip gleichmässig in der ganzen Gattung angewendet werden und wir würden die Artenzahl noch weiter stark vermindern müssen. Jedenfalls aber müssen die einzelnen Rassen besonders benannt werden und ob man sie dann Arten oder Unter-

arten nennt, ist Nebensache. Gänzlich verkehrt ist es aber nach meiner Ansicht, *C. nympa* dem Formenkreis von *carinata* (*dactylus*) einzuverleiben. Einen zweiten Irrthum Hidalgo finde ich darin, dass er *carinata* Lea und *dactylus* Brod. als verschiedene Rassen behandelt. Dass Reeve eine abweichende Form als *dactylus* abbildet, ist kein Beweis; die Cumingschen Exemplare, welche Broderip und Pfeiffer diagnosticirten, stammten ebenso wie Lea's Original aus der Provinz Tayabas, wo die bauchigere Form mit gewölbten Umgängen, welche Hidalgo jetzt als *dactylus* in Anspruch nimmt, ganz sicher nicht vorkommt.

Hidalgo scheint seine Ansichten über diese Gruppe wieder geändert zu haben, da er in seiner letzten Arbeit, dem Katalog, *accedens* und *turris* wieder als Arten behandelt. Hierbei setzt er seine *rugata* von Katanduanes als var. zu *accedens*, was zwar nach Färbung und Zeichnung annehmbar wäre, aber wegen der Form der Mündung und der Spindelbildung nicht geht.

Die Gruppierung der Rassen würde ich wie folgt versuchen:

C. carinata Lea = *dactylus* Brod. — Tayabas.

var. *streptostele* Mlldff. — Tayabas.

var. *oxytropis* Mlldff. — Karamuan.

var. *rugata* Hid. — Katanduanes.

var. *ventricosula* Mlldff. — Polillo.

C. camarinica Mlldff. = *dactylus* Hid. Atl. t. 75, f. 4, non Brod. — Kamarines.

var. *obscura* Mlldff. — Berg Issarog.

C. accedens Mlldff. — Nueva Ecija.

C. turris Semp. — Nordost Luzon.

15. *C. semperi* Mlldff.

Auch hier muss ich nach nochmaliger, sorgfältiger Prüfung der Sachlage für die Giltigkeit meiner Art voll und ganz einstehen, wenigstens gegenüber *C. albaiensis* Sow.

Dagegen ist Hidalgo bei Besprechung von *C. lalloënsis* Pfr. insofern auf dem richtigen Wege als dieselbe in der That *semperi* (nicht *albaiensis*) recht nahe steht, und einer Combination von *semperi* mit *lalloënsis* würde ich mich weniger widersetzen. Worauf ich den Hauptwerth lege, ist die ausgesprochene Microsculptur bei *semperi*, die *albaiensis* gänzlich fehlt und die mit oberflächlichen Phrasen wie „petites différences de sculpture ne sont pas rares chez les Cochlostyles“ u. a. m. nicht abzuthun ist. Was nicht selten ist, sind Schwankungen in hammerschlag-ähnlichen Runzelungen auf der letzten Windung, auf die deshalb kein spezifischer Werth zu legen ist. Dagegen ist bei *C. semperi* die Microsculptur von den oberen Windungen an konstant und daher ein wichtiger Artcharacter. Auch ist die Bänderung sehr verschieden, namentlich die Stellung des oberen Bandes, und zwar fehlen die Bänder bei *semperi* nie, bei *albaiensis* sind gebänderte Stücke die Ausnahme. Hydrophane Cuticula fehlt bei *albaiensis* stets, bei *semperi* sind Spuren vorhanden, bei ihren von Quadras auf der Ostküste von Nordluzon gesammelten Prachtvarietäten und meiner *C. streptostoma* sind hydrophane Binden reich entwickelt. Sie bilden mit *lalloënsis* eine conchyliologisch wie geographisch wohl abgerundete Gruppe, welcher die Verbindung mit derjenigen von *albaiensis* noch gänzlich fehlt. Zur letzteren, welche auf die Provinz Albay beschränkt scheint, rechne ich eine hübsche kleine Form von der Insel Kapul. var. *capulica* m., welche wie geographisch so auch conchyliologisch zu *C. samarensis* Semp. hinüberleitet. Auch *C. xanthobasis* Pilsbry nebst ihrer var. *holoxantha* m. gehört in die nähere Verwandtschaft von *albaiensis*. Das Fehlen der hydrophanen Oberhaut nähert letztere der echten *mirabilis* und namentlich deren Unterart *trichroa* Pilsbry. Bei Hidalgo's Vorliebe für unwesentliche äussere Kennzeichen wie Bänderung pp. empfehle ich ihm die

letzgenannte recht sorgfältig mit den (übrigens recht seltenen) gebänderten Formen von *albaiensis* zu vergleichen, vielleicht combinirt er dann auch diese damit.

18. *C. boettgeriana* Mlldff.

Die Art und Weise, wie Hidalgo diese ausgezeichnete Art, in deren Werthschätzung ich Forscher wie Boettger, Kobelt und v. Martens auf meiner Seite habe, zu einer blossen Abänderung von *C. mirabilis* degradiren möchte, ist ein typisches Beispiel seiner oft recht oberflächlichen Manier zu kritisiren überhaupt. Er erwähnt als die unterscheidenden Merkmale die längere Form, die weisse Naht und die Gegenwart einiger herablaufenden „rugosités“, welche nicht konstant seien wie man es bei einer andern Art, *C. nympha*, sehe. Fangen wir von hinten an. Also weil bei einer andern Art die Sculptur variabel ist, deshalb ist sie bei *boettgeriana* nicht konstant! und gegen solche Logik soll man seine Arten vertheidigen! Was Hidalgo meint, sind gewisse hammerschlagartige Eindrücke, die bei vielen *Cochlostylen* auf der letzten Windung, meist nur in ihrer letzten Hälfte auftreten und welche allerdings, wie oben bei *C. semperi* erwähnt, nicht als diagnostisches Merkmal zu verwerthen sind. Bei *C. boettgeriana* handelt es sich aber um eine dreifache, schon in den Jugendwindungen wohlausgeprägte Sculptur. Neben den Anwachsstreifen sind deutliche Spirallinien und drittens kräftige schräge Runzeln vorhanden. Dass ein weisser Nahtrand auch bei einzelnen Formen von *mirabilis* gelegentlich vorkommt, ist wohlbekannt. Hier handelt es sich um eine konstant bei allen Exemplare vorhandene kreideweisse Binde von $2\frac{1}{2}$ mm Breite, die ich bis jetzt bei keiner *mirabilis* auch nur annähernd ähnlich gesehen habe. Das Schlimmste ist aber wie Hidalgo über die merkwürdige hohe, spitzkonische, Form des Gewindes hinweggeht: „la forme allongée n'est pas un caractère

bien distinctif, bien particulier, puisque tous les auteurs l'ont donné également pour le *C. mirabilis*." Er geht sogar soweit, dass er meint, falls meine Art bestehen bleiben sollte, so müsse sie persimilis heissen, welchen Namen Deshayes für eine mirabilis — Form mit hohem Gewinde vorgeschlagen habe. Es ist ja bekannt, dass die Höhe des Gewindes grade bei mirabilis und ihren Verwandten, wie dubiosa, polillensis u. s. w. ziemlich schwankt, aber zwischen der höchsten mirabilis, hinter der die sogenannte persimilis Desh. sogar noch zurückbleibt, und meiner boettgeriana ist nicht nur in der Höhe des Gewindes noch ein beträchtlicher Unterschied, sondern vor allem behalten alle diese Formen die typische eiförmige Gestalt der mirabilis mit stark gewölbten Seiten des Gewindes, während das Gewinde von boettgeriana spitzkonisch ist und fast oder ganz gerade Seiten zeigt. Hidalgo hat nicht einmal die Entschuldigung, dass dies in meiner Diagnose nicht scharf genug hervorgehoben worden wäre. Ich sage nicht etwa spira valde elongata, sondern elate conica und spreche in den deutschen Bemerkungen ausdrücklich von dem spitzkonischen Gewinde. Ich kann also Hidalgo, ohne grosse Hoffnung auf Erfolg, nur den guten Rath geben, mit seinen Kritiken zurückzuhalten, bis er meine Beschreibungen richtig gelesen und verstanden, meine Gründe sachlich geprüft hat und mit weniger phrasenhaften Gegengründen widerlegen kann; wir werden uns dann auch ohne Abbildungen, deren Fehlen ich nicht weniger bedaure als er, leichter verständigen.

19. *C. cailliaudi* Desh.

Diese mehrfach missverstandene Art erkennt Hidalgo in der Cochlostyle, welche Micholitz (nicht Quadras) bei Karamuan sammelte und welche ich als leucauchen beschrieben habe. Wenn diese völlig zu den Exemplaren von Karamuan stimmt, dann ist mein Name ja allerdings überflüssig.

Nach Deshayes' Abbildungen und Beschreibung in Fér. Hist. nat. (I p. 253, t. 93, f. 5,6) kann ich dies noch nicht zugeben, sondern es scheint mir daraus hervorzugehen: dass der Autor selbst zwei Arten vermengt hat. Er nennt seine Art glatt (lisse) mit schwachen Anwachsstreifen und gelegentlich mit obsoleten Spirallinien gegen die Basis der letzten Windung. Bei seiner fig. 5 sieht man in der That nichts von Spirallinien. Dagegen zeigt fig. 6 deutlich ausgeprägte Spiralsculptur und am Rande des breitausgeschlagenen Mundsaums die Enden zahlreicher weisser hydrophaner Binden. Fig. 5 könnte allenfalls auf *leucauchen* bezogen werden, da man die Charactere des Mundsaums, namentlich die weisse Zone hinter demselben, in der Abbildung von vorn nicht sehen kann. Fig. 6 dagegen hat mit *leucauchen* sicher nichts zu thun, sondern ist die Art, welche ich mit Pfeiffer und Anderen für *C. caillaudi* gehalten habe und welche mit *H. ferruginea* Lea identisch ist. Ich will hier gleich erwähnen, dass Lea mit dem Ausdruck „*transversim striata*“ wie viele andere ältere Autoren Spirallinien meint, welche die Abbildung, auch deutlich zeigt. Hat nun Hidalgo darin Recht, dass *Helix caillaudi* Desh. = *leucauchen* Müllff. sei, so macht er einen grossen Fehler, wenn er *ferruginea* Lea als Synonym zu seiner *caillaudi* stellt; vielmehr muss dann die andere Art, die wir als *caillaudi* auffassen, *ferruginea* Lea heissen. Ich besitze von der letzteren zwei Stücke aus Polillo, von denen das eine ungebändert rothbraune ganz der Abbildung bei Lea entspricht, während das andere die von Lea ebenfalls erwähnte zweigebänderte Form ist; beide haben deutliche Spiralsculptur und zwar nicht blos an der Basis, sondern über die ganze Schale und zeigen zahlreiche weisse Cuticula-Binden, welche wie die Grundfarbe bis an den Aussenrand des Peristoms reichen. Bei *leucauchen* fehlen diese Binden ganz und auch die Grundfarbe bricht vor der Mündung ab, hinter dem Mundsaum einen breiten weissen Gürtel lassend.

Die Synonymie der beiden Arten lässt sich zunächst auf zwei Weisen auffassen. Entweder:

1. *C. cailliaudi* Desh. (Hid. ex parte) = leucauchen Mlldff.
2. *C. ferruginea* Lea = cailliaudi Pfr. (Hid. ex parte), non Desh., oder:
 1. *C. caillaudi* Desh. (Pfr. Hid. ex parte) = ferruginea Lea.
 2. *C. leucauchen* Mlldff. = caillaudi Hid. ex parte, non Desh.

Diese schwierige Nomenklaturfragen wird sich nur durch Vergleich der Deshayes'schen Typen im Musée d'Hist. Nat. zu Paris lösen lassen; an der Thatsache, dass *C. leucauchen* und *ferruginea*, welche von beiden immer den Namen *cailliaudi* zu führen haben wird, zwei scharf geschiedene Arten sind, wird dadurch nichts geändert werden.

22. *C. luengoi* Hid.

Hidalgo erklärt selbst, dass seine Art auf ein junges Exemplar von meiner *C. juglans* var. *olivacea* basirt sei, worauf ich nach der Abbildung mit wohlausgebildeter Lippe bei sehr niedriger, fast kugliger Gesamtform nicht gekommen wäre. Trotzdem seine Art im IV. Quartalhefte des Journ. de Conch. 1888 veröffentlicht wurde (die Abbildung erst 1889), meine *olivacea* dagegen im Juli-August Hefte des Nachr. Bl. 1888, fährt er fort, die Art als *luengoi* Hid. zu citiren. Auch ich habe mich inzwischen überzeugt, dass diese helle grünlichgelbbraune Rasse besser als eigene Art neben *juglans* zu betrachten ist, reklamire aber die Priorität für meinen Namen, da er älter ist und sich auf erwachsene Exemplare bezog. Die Verantwortung für die Identität von *luengoi* mit *olivacea* muss ich Hidalgo zunächst überlassen.

(20.) *C. solai* Hid.

Diese Art wurde nach dem Autor auf ein junges Exemplar von *C. juglans* var. *roseolimбата* m. gegründet,

es liegt also ein ganz analoger Fall vor wie bei voriger. Auch hier bin ich von der Identität noch nicht völlig überzeugt, namentlich ist auffallend, dass Hidalgo's Exemplar zahlreiche weisse Cuticula-Binden aufweist, die den meinigen gänzlich fehlen; ein Fall, dass Cochlostyla-Arten in der Jugend Binden besitzen, die beim Heranwachsen verschwinden, ist mir nicht bekannt. Ist aber Hidalgo's Identificirung richtig, so hat die Art, welche ich jetzt selbständig neben juglans und olivacea stelle, roseolimbata Mlldff. zu heissen, und zwar aus den oben bei olivacea entwickelten Gründen.

Der Fundort Cuyapo ist zu streichen. Wir erhielten die Form von einem einheimischen Sammler, der uns (wie für *Obbina bulacanensis* und *Trochomorpha quadrasi*) fälschlich die Berge bei Angat, damit den Ort Cuyapo als Fundort nannte. Letzterer liegt in der grossen Ebene von Mitteluzon, wo nach Roebelen kein Wald mehr vorhanden ist und wo er nur *C. metaformis* v. *ovularis* Mke fand; der Fundort ist also sicher falsch. Erst durch einen andern Sammler stellte ich den wahren Fundort, Sibul in der Provinz Bulacan, fest, wo ich sie dann mit *Quadrax* zusammen selbst gesammelt habe. Ich habe sie später auch in der Provinz Nueva Ecija bei Minalongao östlich von Peñaranda gefunden.

25. *C. chrysacmie* Quadr. et Mlldff

Ist, wie Hidalgo richtig hervorhebt, eine Form, nicht einmal eine Varietät, von *pulcherrima*, die mit dem Typus zusammenlebt. Wir waren damals über den letzteren wegen mangelnden Materials noch im Unklaren.

31. *C. intercedens* Mlldff.

In dieser recht guten Art sieht Hidalgo eine blosse Abänderung von *C. pithogastra*, übersieht also sowohl die Gesamttform, die runderen Seiten des Gewindes als auch

namentlich die auffallend stärkere Wölbung der Windungen. Ihre Artgiltigkeit, über die für mich kein Zweifel besteht, wird auch noch dadurch bestätigt, dass sie am gleichen Berge mit einer grossen typischen pithogastra zusammenlebt und zwar ohne alle Uebergänge. Sonderbar ist es, dass er Seite 213 angiebt ein Exemplar meiner Art von Quadras erhalten zu haben und dieselbe doch später, S. 349, zu den Arten rechnet, die er noch nicht gesehen hat.

32. *C. andromache* Pfr.

Ich will hier nur beiläufig erwähnen, dass Quadras diese Form ausschliesslich von mir erhalten hat und dass ich sie ihm gleich als *C. polillensis* forma (nicht var.) *andromache* gegeben habe. Hidalgo sich also das Verdienst dieser Feststellung zu Unrecht vindicirt.

33. *C. chionodes* Mildff.

Auch diese Art findet nicht den Beifall unseres Cochlostyla-Pabstes. Das sie *chromyodes* Pfr. = *valenciennesi* Eyd. teste Hid. sehr nahe steht, habe ich natürlich nicht übersehen. Aus f. 2., t. 45 in Hidalgo's Atlas (von oben!) sind die Unterschiede freilich nicht deutlich oder doch nur theilweise zu ersehen. Dieselben bestehen in der stärkeren Wölbung der Windungen, namentlich der Rundung der letzten und ihrer geringen Verbreiterung an der Mündung, dadurch ganz anderen Proportion von Breite und Höhe, der anderen Form der Mündung, die sich fast auf einen Kreis vervollständigen lässt, auch der breiteren, oben stärker ausgehöhlten Spindel — also völlig genügend, um dieser besonderen Inselrasse einen eigenen Namen als Art oder Unterart zu verdienen. Sie ist nicht besser oder schlechter unterschieden als ihre Verwandten: *C. cocomelos* mit ihren Formen *princeps* Rve. und *lacera* (Hid. an Pfr.?), welche letztere beiden nicht einmal als Varietäten

einen Namen verdienen, hidalgoi Mlldff. und valenciennesii. Ich bin sogar geneigt, die vier Rassen, die je auf eine Insel beschränkt sind, als Unterarten zu behandeln, doch ist das nebensächlich, da, wie schon mehrfach betont, solche Lokalrassen doch eigene Namen haben müssen.

Beiläufig sei hier erwähnt, dass auch die von Hidalgo kritisirte *C. chionodes* nach l. c. p. 349 zu den Arten gehört, die er noch nicht kennt!

34. *C. gilberti* Quadr. et Mlldff.

Wenn mein Herr Kritiker diese schöne Art mit *C. norrisi* vergleicht, so möchte man fast annehmen, dass sich Quadras in der Bestimmung versehen hat oder dass Hidalgo nur nach der Diagnose urtheilt (auch *gilberti* steht S. 349 unter den ihm unbekanntem Arten!). In der Skulptur und Bänderung würde ich sie mit *ferruginea* Lea vergleichen, in der Gesamtförm, der Grösse der Mündung, der Bildung des Mundsaums und der Spindel steht sie *C. roebeleni* m. am nächsten. Mit *norrisi* hat sie allenfalls eine entfernte Aehnlichkeit in der Färbung.

35. *C. melanorhaphæ* Quadr. et Mlldff.

Diese Art soll mit *C. elerae* (dem P. Casto de Elera gewidmet, also nicht *elevae*, wie Hidalgo S. 215 schreibt) identisch sein. Hier ist Hidalgo glücklicher als ich, da ich nur *elerae*, nicht aber *melanorhaphæ* besitze, von der Quadras seiner Zeit nur ein Exemplar mitbrachte, und daher das Verhältniss der beiden Arten nicht nochmals nachprüfen kann. Auf die allerdings sehr auffallend verschiedene Färbung und Zeichnung allein haben wir die Art gewiss nicht basirt, immerhin ist aber bemerkenswerth, dass die Rasse von Casiguran in den 8—10 Exemplaren, welche Quadras von einem dortigen Tagalen erhielt, hierin ganz uniform ist; ihr dunkles saftiges Grün erinnert auf-

fällig an *C. florida* Sow. Im übrigen ist sie nicht „un peu“, sondern erheblich festschaliger, auch nicht „un peu“, sondern bedeutend höher als *melanorhaphis*, hat einen halben Umgang mehr, der letzte ist unten ein wenig abgeflacht und die Spindel ist fleischfarben. Weiteres Material von *melanorhaphis* muss entscheiden, ob es sich um Arten oder Unterarten handelt. Die räumliche Distanz zwischen Digollorin und Casiguran ist übrigens recht erheblich, auch wenn sie beide demselben administrativen Bezirk angehören sollten.

C. generalis P-fr.

Mein Sammler brachte mir von Paracale in Kamarines eine *Cochlostyla* aus dem Formenkreise von *mirabilis* mit, die ich nach sorgfältigen Vergleichen nur mit der verschollenen *C. generalis* vereinigen konnte. allerdings in einer abweichenden Form, so dass ich sie als var. *nitidiuscula* besonders benannte. Von dieser scheint Quadras ein Exemplar Hidalgo mitgetheilt zu haben, der sie ohne Weiteres für eine Varietät von *mirabilis* erklärt und sie als var. *malleata* neubenennt. Wenn er zufällig ein gebändertes und dabei besonders hochgewundenes Stück erhalten hat, so ist diese Auffassung verzeihlich, aber nach Uebersicht meiner grossen Formenreihe fühle ich mich ganz sicher, dass meine Rasse eine Modification von *generalis* ist. Dass die letztere, wie Hid. will, eine junge *turbinoïdes* darstelle, ist ganz undenkbar. Pfeifer's Exemplar war noch nicht ganz, aber doch nahezu erwachsen und erinnert in ihrer Gestalt deutlich an Arten wie *polillensis*, *roebeleni*, *gilberti* u. a. Meine Stücke, unter denen zahlreiche ungebänderte genau dieselbe Farbe zeigen wie die Abbildung, haben nun eine ganz ähnliche Skulptur und namentlich das von Pfeiffer hervorgehobene Kennzeichen, eine abgeflachte, oft fast furchenartig eingedrückte Zone unterhalb der Peripherie, wie sie mir bei keiner andern Art der

Gruppe bekannt ist. Abweichend ist die etwas höhere Gestalt, die ich als conoideo-globosa auf globoso-conoidea bezeichnen würde, da sie ziemlich wechselt; ich habe Stücke von diam. 48, alt. 46 und 48:50 mm. Ferner ist Pfeiffers Typus matt, meine Form ziemlich glänzend; auch zeigt die letztere fast 5 Umgänge. Von Farben- und Bänder-spielarten lagen mir vor:

1. Einfarbig grünlich gelb.
2. desgl., aber untere Hälfte dunkler mit scharfer Trennungslinie.
3. desgl., schwaches Band auf den oberen Windungen, welches auf der letzten verschwimmt.
4. Grundfarbe bräunlichgelb, untere Hälfte gelblichbraun, meist mit verschwimmenden Binden.
5. mit 2 deutlichen schmalen Binden.
6. desgl. breiten Binden.
 - a. Grundfarbe grünlichgelb.
 - b. „ „ bräunlich.

Auch die höchsten Exemplare sind noch wesentlich bauchiger als mirabilis und vor allem zeigen auch sie die abgeflachte Zone, die ich für den wesentlichen Artcharakter nehme. Der Typus von generalis wird zwischen Nueva Ecija und Kamarines auf der Ostküste von Luzon, wahrscheinlich im Distrikt Infanta zu suchen sein, da er zwischen C. roebeleni und meiner nitidiuscula vermitteln wird.

Neue und kritische Realiiden.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

1. *Omphalotropis albolabris* Mlldff.

T. anguste perforata, ovato-conica, solida, subtiliter striatula, rubella, albido-marmorata. Spira sat elevata lateribus strictis. Anfr. 6 convexiusculi sutura filomarginata,

subcanaliculata disjuncti, ultimus ad peripheriam carina tenui filiformi, altera umbilicari modica cinctus. Apert. modice obliqua, ovalis, peristoma multiplex, crassum, longe — 0,8 mm. — porrectum, antice breviter expansum, albolabiatum.

Diam. 3,5, alt. 5,25 mm.

Hab. Mauritius.

Wurde mir unter obigem Namen, den ich nirgends gedruckt finde, von Layard mitgetheilt.

2. *Omphalotropis catenata* Mlldff.

T. anguste perforata, turrita, tenuis, subpellucida, laevigata, flavescens, strigis subflammulatis castaneis picta. Spira valde elongata, fere regulariter conica. Anfr. 6 convexiusculi, sutura distincte marginata disjuncti, ultimus ad peripheriam carina obtusa sed bene exserta, alternatim castanea et flava circumdatus, supra et infra carinam castaneo taeniatas, basi crista parum exserta perforationi sat approximata indutus. Apertura parum obliqua, angulato-ovalis, peristoma rectum, obtusum.

Diam. 3,5, alt. 5 mm.

Hab. in insula Corror archipelagi Palao.

3. *Omphalotropis coronata* Mlldff.

T. anguste perforata, ventricoso-pyramidata, tenuis, subpellucida, transverse subtiliter striatula, spiraliter costulis membranaceis valde deciduis oblecta, flavida, strigis latis castaneis subundulatis picta. Spira subregulariter conica apice acutulo. Anfr. 6 convexi, ad suturam profundam angulati, serie tuberculorum subtus evanescentium quasi coronati, ultimus ad peripheriam carina filiformi, altera circa perforationem cinctus. Apertura vix obliqua, ovalis, peristoma superne rectum, basi paullum expansum, ad columellam reflexiusculum. Operculum normale.

Diam. 2,75, alt. 3,66 mm.

Hab. in insula Yap Carolinarum leg. cl. J. Kubary.

4. *Omphalotropis mutica* Semp.

T. peranguste perforata, ovato-conica, solidula, leviter striatula costulis distantibus, subirregularibus, interdum obsoletis et lineis spiralibus distinctis confertis sculpta, lutea, strigis flammulatis castaneis picta. Spira sat elevata, lateribus convexiusculis. Anfr. $6\frac{1}{2}$ convexiusculi, sutura canaliculata disjuncti, ultimus ad peripheriam carina crassula cinctus. Carina umbilicaris subobsoleta, vix conspicua. Apertura parum obliqua, acuminato-ovalis, peristoma distincte duplex, externum latiuscule expansum, albolabiatum, reflexiusculum, internum longe porrectum, sulco profundo ab illo sejunctum, sat late expansum, incrassatum.

Diam. 5, alt. 7 mm.

O. mutica Semper in sched. (Mus. Berol.).

Hab. in insula Peleliu.

5. *Omphalotropis striatipila* Semper.

T. anguste perforata, ovato-conica, tenuis, subpellucida, transverse striatula, pilis longiusculis in series verticales sat distantes dispositis hirsuta, corneo-flava, taeniis spiralibus et strigis transversis irregularibus castaneis picta. Spira turrito-conica apice acutulo. Anfr. 7 subplani, sutura marginata disjuncti, ultimus medio subangulatus, circa perforationem compresso carinatus. Apertura parum obliqua, acuminato-ovalis, peristoma expansiusculum, paulum incrassatum, margine columellari superne recedente, basi angulato.

Diam. 6,5, alt. 11, apert. long. 5, lat. 3,5 mm.

O. striatipila Semper in sched. (Mus. Berol.)

Hab. in insulis Peleliu et Nermalek archipelagi Palao.

6. *Omphalotropis varians* Mldff.

T. sat aperte umbilicata, turbinata, solidula, striatula, liris elevatis numerosis spiraliter cincta, aut brunea pallide unifasciata aut pallide straminea, ad suturam maculis

brunneis picta. Spira modice elevata, lateribus fere strictis. Anfr. 6 convexi, sutura subcanaliculata disjuncti, ultimus ad peripheriam carina bene exserta cinctus, basi usque in umbilicum multiliratus, medio lira majore circumdatus. Apert. modice obliqua, late acuminato-ovalis, peristoma vix, ad columellam paullo magis expansum, columella profundiuscule sinuata.

Diam. 5, alt. 6 mm.

Hab. in insula Vate Novarum Hebridarum, comm. cl. E. Layard.

7. *Omphatotropis (Stenotropis) ducalis* Bttg.

T. peranguste perforata, conico-oblonga, solidula, sublaevigata, luteo-cornea. Spira sat elevata lateribus convexiusculis. Anfr. $5\frac{3}{4}$ convexiusculi, sutura albo-marginata disjuncti, ultimus ad peripheriam subangulatus, circa perforationem carina obtusa areta cinctus. Apert. paullum obliqua, ovalis, peristoma rectum, obtusum, basi et ad columellam expansiusculum.

Diam. 3, alt. 4,75 mm.

O. ducalis Bttg. in sched.

Hab. in insula Duke of York.

8. *Omphatotropis (Stenotropis) geometrica* Mouss.

T. rimata, oblonga, solidula, sublaevigata, luteo cornea. Spira producta, subcylindrica, sursum attenuata apice acutulo. Anfr. $6\frac{1}{2}$ vix convexiusculi, sutura per carinam exsertam filomarginata subcanaliculata disjuncti, ultimus ad peripheriam carina obtusa, antiq̄e saepe obsoleta, altera ad rimam valde approximata cinctus. Apert. fere verticalis late acuminato-ovalis, peristoma brevissime expansum, basi subeffusum.

Diam. 3,5, alt. 6,5 mm.

O. geometrica Mouss. in sched. — forma carina peripherica obsoleta = *O. angulosa* Mouss. in sched., — f. carina basali plus minusve obsoleta = *filosa* Mouss. in sched.

Hab. in insula Moorea.

9. *Omphalotropis tumidula* Mlldff.

T. rimata, acuminato-ovata, solidula, vix striatula, lineis spiralibus maxime confertis sub lente fortiore conspicuis decussatula, opaca, flavescenti-cornea. Spira sat elevata lateribus convexiusculis. Anfr. 6 convexiusculi, sutura anguste marginata disjuncti, ultimus convexior, crista umbilicari parum distincta rimae valde approximata munitus. Apertura modice obliqua, angulato-ovalis, parum conica, peristoma rectum, obtusum, margo columellaris subcallosus, paullulum dilatatus.

Diam. 4, alt. 6.

Hab. in insula Ponape leg. cl. J. Kubary.

10. *Diadema carolinarum* Mlldff.

T. anguste umbilicata, sat elate turbinata, solidiuscula, transverse subtiliter striatula, spiraliter confertim lineata et liris membranaceis valde deciduis induta, opaca, corneo-brunnea. Anfr. 6 convexiusculi, sutura per carinam subexsertam marginata, subcanaliculata disjuncti, ultimus ad peripheriam carina sat valida obtusa sed bene exserta cinctus, basi planiusculus, medio crista valde compressa usque ad peristoma producta umbilicum infundibuliformem cingente munitus, antice paullatim descendens. Apert. sat obliqua, angulato-ovalis, peristoma continuum, superne adnatum, rectum, obtusum, basi ad cristam subeffusum, ad umbilicum subcallosum, profundiuscule sinuatum. Operculum corneum, sat concavum, anfr. 8 marginibus lamellatim elevatis.

Diam. 3, alt. 4 mm.

var. *pyramis*. Anfr. 7, carina peripherica plus minusve evanescens, spira magis elevata. Diam. 3, alt. 5,3 mm.

var. *turita*. Spira maxime elevata, lateribus subconcavis, anfr. 7 $\frac{1}{2}$, ultimus rotundatus. Diam. 3,5, alt. 5,3 mm.

Hab. in insula Ponape Carolinarum.

Die beiden Varietäten stammen von verschiedenen Theilen der Insel, sind also als Lokalrassen zu betrachten. Ohne die Mittelform *pyramis* würde die letztgenannte ohne Zweifel als besondere Art angesehen werden, doch ist die graduelle Entwicklung der drei Formen deutlich zu erkennen.

11. *Diadema solutum* Mildff.

T. aperte perforata, elate turbinata, transverse subtiliter striatula, lineis spiralibus rugulosis maxime confertis decussata, corneo-flava, sursum brunnescens. Anfr. 5 teretes, sutura perprofunda disjuncti, ultimus a prima tertia parte solutus, spiraliter porrectus. Apertura parum obliqua, rotundato-ovalis, peristoma rectum, obtusum. Operculum corneum, sat concavum, multispirum.

Diam. 2,5, alt. 3 mm.

Hab. in insula Ponape Carolinarum.

Mascaria Ang

Die hierher gehörigen Arten von Madagaskar und Mauritius sind nach der ovalen, oben gewinkelten Mündung und nach dem hornigen wenig gewundenen Deckel unzweifelhafte Realiiden. Es fragt sich aber, welcher Name der Gattung zukommt. Typus der Angasischen Gattung *Mascaria* ist *crocea* Sow. neben *litterata* Mor. Die erstere Art stellte Pfeiffer zu *Megalomastoma* und später zu seiner Sektion *Hainesia*. Letztere wurde 1856 publicirt, aber keineswegs für *crocea* aufgestellt, sondern für *myersi* Hain., die zu *Hybocystis* gehört. Es geht nun aber doch nicht, dass der Typus einer Gattung aus derselben entfernt und der Name trotzdem für die später eingefügten Arten beibehalten wird, selbst wenn das der Autor selbst vorschlägt. *Hainesia* Pfr. 1856 war Synonym von *Hybocystis* und musste daher eigentlich Priorität vor letzterer haben, die erst 1859 publicirt wurde. Aus demselben Grunde aber,

aus welchem Pfeiffer (Incum. suppl. II p. 56) den Namen Pollicaria Gld. richtig verwirft, weil er ohne Kenntniss des Deckels aufgestellt war, muss auch Hainesia vor Hybocystis zurückstehen. Hainesia Pfr. 1865 (suppl. II p. 86), nach Entfernung von myersi, entspricht allerdings theilweise unsrer Gattung, enthält aber einerseits ein echtes Megalomastoma aus Amerika, andererseits wurde sie ebenfalls ohne Kenntniss des Deckels und daher irrig als Sektion von Megalomastoma aufgestellt. Aus diesen Gründen erscheint der Name Hainesia als unannehmbar. In Frage kommt ferner Dacrystoma Cr. et Fisch. (J. de Conch. 1871 p. 332). Die einzige Art, D. arboreum, ist ebenfalls nach dem Deckel unbekannt geblieben; Fischer stellt sie daher im Manuel nur mit Fragezeichen als subgen. zu Hainesia (Mascaria). Unter diesen Umständen erscheint es als das Richtigeste den Angas'schen Namen für die Gattung beizubehalten, da der Autor ausdrücklich den ovalen, oben spitzigen, hornigen Deckel mit wenig Windungen beschreibt. Es ergibt sich folgende Synonymie:

Mascaria Angas gen. Realiidarum (P. Z. S. 1878 p. 310)
ex typis *M. croceae* Sow. et *M. litteratae* Morel.

= *Hainesia* Pfr. 1865 ex parte (non *Hainesia* Pfr. 1856)

an = *Dacrystoma* Cr. et Fisch. (1871)?

Von Arten sind mir bekannt:

? *arborea* Cr. et Fisch. Madagaskar.

crocea Sow. Mauritius.

litterata Morel. Madagaskar.

Die folgenden Nominalarten, welche als Realia in verschiedenen Katalogen aufgeführt werden, sind mir unbekannt geblieben:

R. bankaensis Mouss. (Paetel)

borneensis „ „

conica Trosch. „

conoidea Fér. (Nevill)

<i>obesa</i> Garr.	(Paetel)
<i>obscura</i> Mouss.	„
<i>pallida</i> Blanf.	„
<i>pallida</i> Pse.	„
<i>rupestris</i> Mouss.	„
<i>sordida</i> Behn	„
<i>subulata</i> Mouss.	„
<i>travancorica</i> Bedd.	„

Aus Pfeiffer's Realia (Mon. Pneum. suppl. III) sind folgende Arten definitiv auszuschneiden:

<i>barbata</i> Gld.	=	<i>Lagochilus</i> (Japonia)
<i>brevicula</i> Pfr.	=	<i>Assimineae</i>
<i>brevissima</i> Mss.	=	<i>Hydrocena</i> aut <i>Chondrella</i>
<i>bridgesi</i> Pfr.	=	<i>Assimineae</i>
<i>cerea</i> „	=	„
<i>chinensis</i> „	=	„
<i>citharella</i> Gld.	=	<i>Lagochilus</i> (Japonia)
<i>cornea</i> Pfr.	=	<i>Assimineae subcornea</i> Nev.
<i>decussata</i> Blanf.	=	<i>Assimineae</i>
<i>dubia</i> Pfr.	=	? <i>Assimineae</i>
<i>exigua</i> H. et Jacq.	=	<i>Hydrocena</i> aut <i>Chondrella</i>
<i>exserta</i> Pfr.	=	<i>Assimineae</i>
<i>fasciolata</i> Mor.	=	„ <i>carinata</i> Lea
<i>fischeriana</i> Gass.	=	„
<i>fulvida</i> Pfr.	=	„ <i>carinata</i> Lea
<i>glabrata</i> „	=	„ (<i>Cyclotropis</i>)
<i>gutta</i> Shuttl.	=	<i>Hydrocena</i>
<i>hidalgoi</i> Gass.	=	<i>Assimineae</i>
<i>lirata</i> Mor.	=	„
<i>maculata</i> Mart.	=	„ <i>carinata</i> Lea
<i>marginata</i> Mor.	=	<i>Assimineae brevicula</i> Pfr.
<i>musiva</i> Gld.	=	<i>Lagochilus</i> (Japonia)
<i>nitida</i> Pse.	=	<i>Assimineae</i>
<i>nivea</i> Heude	=	<i>Georissa bachmanni</i> Gredl. forma

noticola Bëns.	=	Hydrocena
obtusa Pfr.	=	Assiminea
paladilhei Iss.	=	„ lirata Mor.
parvula Mouss.	=	Hydrocena aut Chondrella
pupoides Anton	=	Assiminea
purchasi Pfr.	=	Hydrocena
pygmaea Gass.	=	Assiminea
pyramis Pfr.	=	„
radiata Pfr.	=	„
vulpina Pfr.	=	Cyclomórpha.

Eine neue Anodonta.

Von

H. Rolle.

Anodonta bactriana n.

Concha ovalis, inaequilatera, tumida, antice plus minusve compressa, ruditer sulcata et costata, umbones versus laevior, parum nitida, virescenti-fusca, postice obsolete castaneo-strigata. Margo superior oblique ascendens, anticus compresso rotundatus, ventralis vix arcuatus, cum postico rostrum breve, late truncatum formans. Umbones ad $\frac{3}{10}$ longitudinis positi, depressi, acuti, sub lente rugoso-costellati, apicibus subcontiguus; ligamentum crassum, leviter obtectum; sinulus brevis; areola linearis, compressa, area lata, parum distincta. Margarita albida, postice coeruleo-iridescens; impressiones musculares superficiales sed distinctae.

Long. spec. max 96, min 55, crass. 38 mm.

Anodonta bactriana Rolle in Kobelt Iconogr. N. F. 1418-19.

Aus dem Serafschan bei Buchara. Im Umriss einigermassen an *Pseudanodonta complanata* erinnernd, aber stark gewölbt, festschalig und tiefgefurcht, die Vorderseite namentlich bei jüngeren Exemplaren auffallend verlängert.

Studien zur Zoogeographie von Dr. W. Kobelt. — Die Mollusken der Palaearktischen Region. Wiesbaden (Kreidel) 1897, gr. 8., VIII, 344 pp.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Dieses wichtige Werk wendet sich zwar keineswegs ausschliesslich an das malakozoologische Publikum, im Gegentheil, es beabsichtigt in erster Linie die Resultate der Studien über Systematik und Verbreitung der Mollusken den Nichtspezialisten zugänglich zu machen; dennoch wird das Erscheinen des Buches ganz besonders unter uns engeren Fachgenossen Freude erregt haben, da es uns wie eine oratio pro domo anmuthet. Wer sich mit den mühseligen und oft recht trockenen systematischen Detailstudien abgegeben hat und bei der herrschenden Strömung in der Zoologie, die fast ausschliesslich auf zootomische und physiologische Untersuchungen gerichtet ist, oft den Muth verlieren möchte das missachtete Gebiet der Systematik weiter zu kultiviren, den muss es mit hoher Befriedigung erfüllen, wenn er die Wichtigkeit der von ihm bevorzugten Thierklasse für die Zoogeographie und die Erdgeschichte von einem dazu besonders berufenen Fachmann in das rechte Licht gesetzt sieht. Kobelt hat zweifellos Recht, wenn er sagt, dass die Mollusken, speziell die Landschnecken, obschon sie an Wichtigkeit allen Thierklassen voranstehen, bisher von den Zoogeographen sehr stiefmütterlich behandelt worden sind. Zum Theil lag dies freilich an uns selbst, d. h. an der mangelhaften Systematik, welche erst neuerdings in die rechte Bahn geleitet worden ist und zu deren Vollendung immer noch viel fehlt. Wer wollte z. B. mit einer Gattung wie die selige *Helix* von mehr als 3000 Arten etwas angefangen und geographische oder geologische Schlüsse auf eine solche ingens ineptaque moles basiren?

Erst durch richtige Art-, Gruppen- und Gattungsabgrenzung ist es möglich die Verbreitung der Schnecken von höheren wissenschaftlichen Gesichtspunkten aufzufassen und für die allgemeine Zoogeographie zu verwerthen. Man gewinnt wieder Freude an den oft bis zur Entmuthigung einförmigen und doch so nothwendigen Handlangerdiensten, wenn man sieht, wie jede minutiöse Einzelbeobachtung und Feststellung ihren Baustein zu dem Gesamtgebäude liefert.

Das erste Kapital, welches den 1893 vor der Senkenbergische Gesellschaft gehaltene Vortrag über Zoogeographie und Erdgeschichte wörtlich wiedergiebt, enthält, wie der Autor selbst sagt, das ganze Programm des Werkes und orientiert über den Zweck desselben. Es wird darin die besondere Wichtigkeit der Binnenconchylien für die Aufgaben der Zoographie und für die Beantwortung geologischer Fragen hervorgehoben. Ein wichtiger Leitsatz ist der, dass die Schlüsse, die man aus der Verbreitung verschiedener Thierklassen ziehen kann, nicht immer gleichlautend sind; da aber die Schnecken durch ihre geringe Beweglichkeit am wenigsten von allen Klassen der aktiven und passiven Wanderung und Verschleppung ausgesetzt sind, wenn auch diese Faktoren in ihrer Verbreitung nicht ganz fehlen, so müssen die Resultate, die sich aus ihrer Vertheilung über die Erde ergeben, einen ungleich höheren Grad von Sicherheit bieten als die übrigen Thierklassen. Diese Gesichtspunkte werden in den folgenden zwei Kapiteln. (Die Verbreitungsbezirke der Binnenconchylien, die zoogeographischen Regionen) näher ausgeführt.

Kapitel 4, 5, 6 beschäftigen sich mit der Abgrenzung der paläarktischen Region, mit welchem Namen wir das europäische Faunengebiet nebst Nordafrika und einem grossen Theil von Asien zu bezeichnen gewöhnt sind. Die Südgrenze wird im Westen von der Sahara gebildet; östlich vom Rothen Meere muss aber nicht mehr der Wüsten-

gürtel als Südgrenze angesehen werden, sondern da Arabien und Beludschistan noch paläarktische Faunen haben, das Meer. Von hier wird die Grenzbestimmung schwierig und unsicher; Kobelt möchte noch das ganze Indus-Gebiet zu unsrer Region rechnen, sagt aber selbst, dass die Frage noch nicht spruchreif ist. Es ist hier ein Uebergreifen der Faunen in einander unverkennbar. Das auffallende Vorkommen von *Macrochlamys*-Arten in Turkestan und *Procyclus* und *Phaedusa* in Transkaspien und Nordpersien ist für mich nur durch Annahme einer Reliktenfauna aus einer früheren Periode zu erklären. Eine Einwanderung von Indien ist deshalb ausgeschlossen, weil *Procyclus* schon in Vorderindien fehlt. Auch von China her ist eine solche sehr unwahrscheinlich, da auch dort die Gattung sich nicht über das mittlere Yangtsy-Becken verbreitet und ebenso wie *Phaedusa* in ganz Hochasien fehlt. Vom Pamir nach Osten nimmt Kobelt mit Anderen die centralasiatische Wüste mit ihrer Fortsetzung, der Gobi, als Grenze an und schliesst Nord- und Mittelchina schon aus, die er zur mandschurischen Provinz rechnet. Japan bildet eine eigene Region. Hier stimme ich dem Verfasser nicht ganz bei. Einmal hat Japan mit Mittelchina so viel Gemeinsames, dass man unbedingt eine chinesisch-japanische Region zusammen fassen muss. Ich erinnere nur an *Clausilia*, von der sich nicht nur die Gruppen, selbst einzelne Arten (z. B. *Cl. tau* Bltg.) in beiden Ländern wiederholen, *Cyclophorus herklotsi* und *martensianus*, *Cyclotus campanulatus* und *stenomphalus*, *Coelopoma japonicum* und *frinianum*, *Euhadra*, *Acusta* u. a. m. Auch in den übrigen Thierklassen sind viele Analogien vorhanden (*Nyctereutes*, Riesensalamander). Auf der anderen Seite haben wir in Japan sowohl wie in Nord- und Mittelchina eine Reihe von echt paläarktischen Typen, wie *Vallonia*, die bis Shanghai reicht, *Zonitoides* auf Jesso, *Patula pauper* in Japan und bei Peking, die von *runderata* nur schwer zu trennen ist, *Eulota*, *Hygromia*

(*Trichia*), *Cochlicopa* u. a. m. Die Gruppen *Cathaica*, *Aegista*, *Acusta* und selbst *Euhadra* sind auch eher als paläarktische Gattungen zu betrachten. Im westlichen Mittelchina haben wir *Gonostoma* reich vertreten. Dagegen reichen subtropische, indische Typen, wie Kobelt richtig hervorhebt, weit nach Norden, so *Diplommatiniden* bis zum Amur, *Macrochlamys* bis Peking, *Opeas* bis Shandung, *Streptaxis*, *Ennea*, *Opisthoporus*, *Pterocyclus* u. a. m. bis Hubei, also eine vollständige Durchdringung zweier Faunengebiete, die eine scharfe Trennungslinie unmöglich machen. Je nachdem wir die einen oder die andern Gattungen als massgebend nehmen, müssen wir die orientalisches-indische Region bis zum Amur, oder die paläarktische bis ins Yangtsy-Becken reichen lassen. Bei den andern Thierklassen, z. B. den Säugethieren ist es nicht anders; kommt doch noch nordöstlich von Peking ein Affe (*Macacus tchilensis* M. Edw.) vor. Aber mit dieser Ausnahme ist das paläarktische Reich „heute auf allen Seiten so scharf durch Meere, Hochgebirge oder Wüsten umgrenzt, dass eine Einwanderung fremder Faunenbestandtheile seit der Mitte der Tertiärperiode kaum mehr hat stattfinden können.“ (S. 129). So wird denn auch in Kapitel VII die Geschichte der Molluskenfauna auf Grund der freilich lückenhaften paläontologischen Urkunden bis zur Eiszeit verfolgt mit dem wohlbegegründeten Schlusse, dass sich die pleistocäne und somit unsere heutige Fauna ganz allmählich aus der tertiären entwickelt hat. Wir sehen in der oligocänen Fauna des Mainzer-Beckens eine ähnliche Mischung wärmeliebender „exotischer“ Formen mit nordischen wie heute in Mittelchina, so dass anzunehmen ist das Mainzer-Becken sei damals in ähnlicher Weise ein Grenzgebiet gewesen und habe ein subtropisches Klima gehabt. Weiter treten dann in Miocän und Pliocän die fremdartigen Bestandtheile immer mehr zurück. Auf die Gründe dieser Entwicklung zu Gunsten

mehr nordischer Formen geht der Verfasser zunächst nicht ein, wie er überhaupt die Klimafrage nach meinem Gefühl zu wenig berührt. Das allmähliche Zurücktreten der Formen, welche heute nur in wärmeren Klimaten gedeihen, ist doch wohl nur durch allmähliche Klimaänderung zu erklären. Dies führt uns auf das Thema des folgenden Kapitels, den Einfluss der Eiszeit auf die Molluskenfauna, den Kobelt im Allgemeinen geringer anschlägt als vielfach angenommen. Dass von einer völligen Vernichtung oder Verdrängung nicht die Rede sein kann, wird klar nachgewiesen; der ganze Einfluss der Eiszeit hat bei den Mollusken offenbar nur in einem Zurückgedrängtwerden mit nachfolgendem Wiedervorrücken bestanden.

Im folgenden Kapitel werden die Unterabtheilungen der Region festgestellt. Es wird das neoboreale Gebiet ausgeschieden und sodann das palaearktische in drei von Ost nach West laufende Hauptzonen, die boreale, die alpine, vom kaspischen Meer bis zu den Pyrenäen, und die ciriummediterrane oder meridionale getheilt. Die erste ist im allgemeinen sehr gleichförmig, nur wird im Westen eine gallische Provinz (bis zum Rhein) abgezweigt, während im Osten die germanische Provinz von Russland und Sibirien nur insofern geschieden ist als die ganze Fauna nach Asien zu verarmt.

Die alpine Zone zerfällt a) in die pyrenäische Provinz, b) die eigentlichen Alpen, c) die Ostalpen, d) das Karstgebiet und Dalmatien, e) die östlichen Vorländer. Es ist unmöglich in einem kurzen Auszuge die Fülle der Einzelbeobachtungen, die Verfolgung der einzelnen Gattungen und Gruppen in ihrer Verbreitung, die zahlreichen Ausblicke in grosse noch ungelöste geographische und geologische Fragen auch nur theilweise anzudeuten, man kommt in Versuchung das ganze Buch auszuschreiben. Wohl kann man in einzelnen Punkten anderer Meinung sein, wohl reicht zur Entscheidung mancher Zweifel, zur Lösung mancher Räthsel unsre

heutige Kenntniss noch nicht aus, aber gerade auch hierin beruht mit der Werth und die Bedeutung des Buches, dass es zu weiterem Forschen anregt und ermuntert.

Wenn wir daher den Verfasser und uns zu dem Erscheinen des Buches beglückwünschen, hoffen wir auf baldige Fortsetzung. Der nächste Band wird Kobelt's Domäne, die Mittelmeerländer, bringen.

K o w n o, November 1897.

* Neue Arten und Varietäten.

Von

E. von Martens.

1. *Helix (Camena) Noetlingi* n. sp.

T. sinistrorsa, anguste umbilicata, subdepressa, confertim tenuiter striolata, fuscescenti-fulva, unicolor; anfr. $4\frac{1}{2}$, sat. celeriter crescentes, priores $1\frac{1}{2}$ laeves, supra valde convexi, sequentes leviter convexi, spiram depresso conoideam efficientes, ultimus ad peripheriam subangulato-rotundatus, infra magis convexus. Apertura valde obliqua, lunato-semiovata peristomate expanso, crassiuscule albolabiato, margine supero paulum arcuato, rapide in basalem valde arcuatum transeunte, marg. columellari arcuatim ascendente, superne dilatato et reflexo, umbilici partem tertiam tegente, callo parietali tenuissimo, fauce fuscente. Diam. maj. 28, min, 24, alt. 21, apert. diam. 18, lat. obliqua 15 mm.

Ober-Birma: Pyawbwé, Yamettsin-Distrikt, Eastern Division, etc. (Dr. Fritz Nöbling.)

Im Habitus zunächst an *H. cicatricosa* Müll. erinnernd, aber ohne deren Skulptur. Von *Ariophanta*, woran man

auch denken könnte, durch die gleichmässige graubraune Farbe verschieden. Ein Papierdeckel $\frac{1}{6}$ Windung hinter der Mündung, aussen durch einen gelblichen Wachstumsabsatz markirt.

2. *Cyclophorus (Scabrina) basisulcatus* n. sp.

T. perlate umbilicata, orbiculata, depressa, radiatim striata, ad suturam profundam utrinque hispidula, virescenti fusca, opaca, subunicolor; spira vix paululum prominula, apice papillatim prominente, laevi, nitido rufofusco; anfr. 5, convexi, ultimus supra peripheriam angulis prominulis 2—3 obtusis versus aperturam evanescentibus sculptus; umbilicus cingulis distinctis in anfr. ultimo 4, in penultimo 6 conspicuis insignitus. Apertura diagonalis, circularis, peristoma (duplicatum, internum continuum rectum supra insertionem leviter emarginatum, externum) rectangulatim breviter expansum, interruptum, superne in alulam rotundatam paululum declivem continuatum.

Diam. maj, 16, min 13, alt. 9, apert. diam. intern. Mill., Operculum typicum.

Padoukbin unweit Thayet myo in Ober-Birma, Dr. Nötling. Nur bei einem von 2 Exemplaren der innere Mundrand deutlich ausgebildet.

3. *Lagochilus inornatus* E. Smith (Linnean Soc. Jour., zool. XXN 1893 p. 343 pl. 25 fig. 8).

var. *tricinctus* n.

differt a typo carinulis duabus in regione umbilicaris, exteriore fortiore, marginem infundibuli umbilicaris efficiente, interiore debiliore. Diam. maj. 9, min. 7, altitudo $6\frac{1}{2}$; aperturæ diam. incluso peristomate 4, excluso $2\frac{3}{3}$ mm.

Bei Martapura in südöstlichen Borneo von Hrn. Grabowsky gesammelt, 5 übereinstimmende Exemplare.

L. dido Godw. Aust. Proc. Zool. Soc. 1889 p. 338 pl. 39 fig. 5., ist der Smiths'schen Art sehr nahe und unterscheidet sich von ihr nur durch das etwas höhere Gewinde und damit zusammenhängend den engern Nabel; auch Godwin's Art scheint nur einen Kiel im Nabel zu haben.

Literaturbericht.

Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia 1896 Part. II. III.

- p. 339. Pilsbry, Henry A. and E. G. Vanatta, Revision of North American Slugs: *Ariolimax* and *Aphallarion*. (*Aph. bultoni* n. gen. et spec., Oakland, Californien).
- p. 395. Dall, W. H., Insular Landshell Faunas, especially as illustrated by the Data obtained by Dr. G. Baur in the Galapagos Islands. (Wth. pl. 15—17) — Schon früher besprochen.
- p. 470. Harris, Gilbert T., new and interesting Eocene Mollusca from the Gulf States (with pl. 18—23).
- p. 487. Pilsbry, Henry A., and Samuel N. Rhoads, Contributions to the Zoology of Tennessee. No. 4 Mollusks. (*Neu Anculosa harpethensis*. Zusammen 169 sp., davon 65 Najadeen.)
- p. 561. Pilsbry Henry A., new species of Freshwater Mollusks from South America. (*Chilina rushi* p. 561 t. 26 fig. 6—7; Uruguay; — *Planorbis castaneonitens* p. 561 t. 27 fig. 10—12; Uruguay; — *Pl. heteropleurus* p. 562 t. 26 fig. 1—3, Titicaca; — *Corbicula colomensis* p. 562 t. 26 fig. 9, Laklata in Uruguay; — *Glabaris latomarginatus* var. *felix* p. 563 t. 26 fig. 8, Uruguay; — *Gl. trapezialis* var. *cygneiformis* p. 563 t. 26 fig. 4—5 Maldonado, Uruguay; — *Gl. simpsonianus* p. 564 t. 27 fig. 13, La Plata).

Clessin, S., über den Einfluss der Umgebung auf die Gehäuse der Mollusken. In Jahresh. Ver. Württemberg 1897 p. 68—86.

Eine interessante, aber eines Auszuges nicht fähige Arbeit, die wir unseren Mitgliedern zum Studium empfehlen. Es werden Beobachtungen an 35 Molluskenarten mitgeteilt, welche alle beweisen, dass die Varietätenbildung durch die Verhältnisse der Umgebung bedingt wird.

Martens, Ed. von, Süß- und Brackwasser-Mollusken des Indischen Archipels. In Max Weber, Zoolog. Ergebnisse einer Reise in Niederländisch Ostindien, Band IV. — Leiden 1897. Gr. 8° 330 S. mit 12 Tafeln.

Der Verfasser hat der Arbeit über die von Prof. Weber gesammelten Landmollusken sehr rasch eine zweite umfangreichere über die Mollusken des Süßwassers und des Brackwassers im indischen Archipel folgen lassen, die wir mit besonderer Freude begrüßen, weil sie einen ziemlich vernachlässigten Theil der Molluskenfauna an der Hand reichen Materials und des grossen Vergleichsmaterials des Berliner Museums in gründlichster Weise behandelt. Dass er sich nicht blos auf die Bearbeitung von Weber's Ausbeute beschränkt und die Grenzen der Brackwasserfauna weiter ausdehnt, als gewöhnlich, erhöht die Bedeutung des Werkes, das für das Studium der Fauna des indischen Archipels in Zukunft unentbehrlich sein wird. — Als neu werden beschrieben und abgebildet: *Limnaea brevispira* p. 2 t. 1 fig. 1, 2, t. 12 fig. 1, 3. See von Manindjau; — *L. javana* var. *costulata*, p. 3 t. 1 fig. 3—7. Tjipanas auf Java; — *Jsidora sumatrana* p. 8 t. 1 fig. 26—29, Sumatra; — *Is. ovalina* p. 8 t. 1. fig. 20 31, t. 12 fig. 5, Loka auf Celebes; — *Js. minahassae* p. 8 t. 9 fig. 1, See von Tondano; — *Js. timorensis* p. 9 t. 9 fig. 3—4, Delhi auf Timor. — *Js. stagnalis* p. 11 t. 1. fig. 32—34, See von Manindjau Sumatra; — *Planorbis sumatranus* p. 12 t. 1 fig. 8—10 t. 12 fig. 6—9, Sumatra; — *Pl. proclivis* p. 12 t. 1 fig. 11—16, Sumatra; — *Ancylus javanus* p. 15 t. 1 fig. 35—37, Buitenzorg, Java; — *Anc. celebensis* p. 16 t. 1 fig. 38—39, t. 12 fig. 8, Bonthain, Celebes; — *Vivipara javanica* var. *moussoni* p. 22, Java; var. *macassarica* p. 23, Makassar, var. *saleyerica* p. 24 t. 2 f. 3, Saleyer; — *Viv. grossicostata* p. 25 t. 2 fig. 7—8, Singkarah auf Sumatra; — *Pachydrobia lacustris* p. 26 t. 9 fig. 12—15, mit var. *subglobosa* Sumatra; — *Melania curvicosta* p. 36 t. 2 fig. 14, t. 4 fig. 27, Manindjau, Sumatra; — *Mel. papillosa* p. 38 t. 2 fig. 21, Singkarah, *ibid*; — *Mel. stricticosta* p. 39 t. 2 fig. 22—26; *ibid*.; — *Mel. bisinuata* p. 43 t. 3 fig. 7, Sumatra; *Mel. uniformis* var. *crispulata* p. 47 t. 3 fig. 3, Flores, Timor, Rotti; var. *aequisulcata* p. 48 t. 3 fig. 4—5 Flores; var. *plicatula* t. 3 fig. 6. Saleyer; — *Mel. robusta* p. 52 t. 3 fig. 18—20 Celebes. — *Mel. buginensis* p. 53 t. 3 fig. 21, *ibid*; — *Mel. vineta* p. 54 t. 3 fig. 23—25, *ibid*; -- *Mel. wichmanni* p. 54 t. 3 fig. 26—27,

Timor; — *Mel. adonarae* p. 59 t. 4 fig. 5, Adonara bei Flores; — *Mel. pulchella* p. 61 t. 4 fig. 21—22, Sumatra; — *Mel. dissimulans* p. 73 t. 4 fig. 32, N. O. Sumatra; — *Mel. pinguicula* p. 74 t. 4 fig. 17—20, Sumatra; — *Neritina iris* var. *wichmanni* p. 78 t. 10 fig. 10, Timor; — *Ner. confluens* p. 81 t. 10 fig. 9, Flores, Adonara; — *Modiola leucosticta* p. 86 t. 10 fig. 18—21, Celebes; — *Unio verbecki* (Bttg. mss.) p. 89 t. 5 fig. 1—2, 4—5; — *Cyrena moussoni* p. 94, Java; — *C. moluccensis* p. 96 t. 7 fig. 4 = *cyprinoides* Cless. nec Quoy, Batjan, Ternate, Ceram; — *Batissa violacea* var. *macassarica* p. 105 t. 5 fig. 8, Makassar; var. *discoidea* p. 106 t. 5 fig. 9, var. *extensa* t. 5 fig. 7, Maros, Celebes; — *Corbicula subplanata* p. 112 t. 7 fig. 7—10, Celebes; — *C. celebensis* p. 113 t. 7 fig. 11—13, *ibid.*; — *C. trapezoidea* p. 115 t. 7 fig. 14—19, Sumatra; — *C. angulifera* p. 116 t. 7 fig. 28—31, *ibid.*; — *C. lacustris* p. 118 t. 7 fig. 20—24, *ibid.*; — *C. gibba* p. 121 t. 7 fig. 25—27, *ibid.* — *Pisidium sumatranum* p. 121 t. 9 fig. 16—18, *ibid.* Von Brackwasser und Strandarten werden als neu beschrieben *Pythia scarabaeus*, var. *tripartita* p. 136; Timor; — *Cassidula triparietalis* p. 145 t. 8 fig. 16, Mollukken, Bali, — *Littorina ventricosa* var. *strubelli* p. 208, Krakatau; — *L. biangulata* p. 209 t. 9 fig. 26, Benkulen; — *Stenothyra moussoni* p. 210 t. 9 fig. 7 = *Paludina ventricosa* Mousson nec Quoy, Java; — *Assiminea variegata* p. 214 t. 9 fig. 19, Celebes; — *Psammotellina pallens* p. 235, Bintang bei Singapur; — *Ps. semmeliuki* p. 236 t. 10 fig. 23—24, mit var. *strubelli* Java; — *Psammobia denikei* p. 243 t. 10 fig. 25, Makassar; — *Ps. reevei* p. 247 = *pulchella* Reeve sp. 23, nec Lam., Flores. — Im Anhang werden eine Reihe hochinteressanter Bemerkungen über die geographische Verbreitung der Süßwasserconchylien gemacht; daran schliesst sich eine Uebersicht der geographischen Verbreitung der Arten in Niederländisch Indien und eine Tabelle über die Verbreitung der Gattungen und Untergattungen im Indischen Archipel überhaupt.

Simroth, Dr. H., Vorläufige Mittheilung. Eine Bearbeitung der russischen Nacktschneckenfauna betreffend. — Aus *Annuaire Mus. Zoologique Acad. imper. St. Petersburg* 1896 p. 355—368.

Der Autor gibt eine vorläufige Uebersicht über die geographische Verbreitung sowohl der Aulacopoden als der Arioniden, dieselben gehören mit einziger Ausnahme des von Japan her eingedrungenen

Philomycus, der auf des Amurland beschränkt erscheint, sämtlich zur paläarktischen Fauna, es lassen sich aber zwei Verbreitungs- resp. Entwicklungszentren unterscheiden, das europäische (resp. boreale), und das kaukasische, zu dem auch die Krim und Kleinasien und die nordpersischen und südsibirischen Bergzüge gehören. Als neue Gattungen werden vorläufig aufgestellt *Metalimax* und *Monochroma*, beides Limaciden; die Beschreibung die zahlreichen neuen Arten erfolgt später.

Proceedings of the Malacological Society of London. Vol. II
No. 5. Juli 1897.

- p. 181. Tate, R., on, a Recent Species of *Arcoperna* (*Arc. recens* von Tasmanien).
- p. 183. Suter, Henry, Revision of the New Zealand Polyplacophora. (*Neu Ischnochiton parkeri* p. 186).
- p. 200. Suter, Henry, Note on *Mitra obscura* Hutton (mit Fig.)
- p. 203. Howes, G. B., Address of the President.
- p. 227. Gwatkin, H. M., the Dentition of the Pupidae. — Der Autor bestätigt, dass *Sphyradium edentulum* Drp. und *simplex* Gld. in der *Radula* mit Punktum übereinstimmen; die anderen lassen zwei Typen erkennen; der eine hat den Mittelzahn mit 1—2 Spitzen, die Seitenzähne mit 2 von denen die inner grössere ist, die äusseren breit mit mehreren Spitzen, die innerste am grössten; der andere Typus hat an dem Zentralzahn und den Seitenzähnen nur 1, an den äusseren 2, seltener mehrere Spitzen. Die *Radula*struktur stimmt mit der gebräuchlichen Eintheilung nach der Mundbildung in keiner Weise überein.
- p. 229. Smith, Edgar A., Notes on some Type-Specimens in the British Museum. — Das Museum hat die in der Thomas'schen Sammlung befindlichen Typen erworben.
- p. 233. Sykes, R. E. Description of some new species of Helicoid and Operculate Land-Shells from Ceylon. With. pl. XVI. *Neu Corilla colletti* p. 233 fig. 11—13; — *C. gudei* p. 234 fig. 8—10; — *Euplecta colletti* p. 234 fig. 5—6; — *E. scobinoides* p. 234 fig. 1—2; — *Polita notabilis* p. 235 fig. 21—23; — *Macrochlamys? circumsculpta* p. 235 fig. 3—4; — *Cyathopoma artatum* p. 236 fig. 19—20; — *Cyath. prestoni* p. 236 fig. 17—18; — *Cyath. turcinatum* p. 236 fig. 15—16; — *Nicida prestoni* p. 237 fig. 14.

Martini Chemnitz, Systematisches Conchylien Cabinet. Neue Ausgabe.

Lfg. 429. *Helix* und *Columbella*, von Kobelt (Schluss). Zum ersten

Mal abgebildet Xesta halmaherica Strub. t. 225 fig. 8—11; — Helix linterae Mildff. t. 227 fig. 1—2. — Rhysota hercules Hedley t. 225 fig. 1—3 — Bostryx baroni Fulton t. 228 fig. 4—6. p. 228. Scalaria, von Clessin. — Neu Sc. klunzingeri p. 49 (t. 13 fig. 3) rothes Meer; — Sc. zelebori Ffld. p. 50 t. 13 fig. 5, Auckland; — Sc. novaeseelandiae p. 57 t. 15 fig. 4, Neuseeland; — Sc. jickelii p. 57 t. 15 fig. 5, rothes Meer — Sc. reevei p. 63 t. 15 fig. 9, Auckland; — Sc. sowerbyi p. 63 t. 15 fig. 1, Mauritius; — Sc. mexicana p. 69 t. 16 fig. 13, Mexiko.

Lfg. 431. Turritella von Kobelt. Keine n. sp.

Ancey C. F., Description de deux nouvelles espèces de Mollusques. (Achatinellidae). In le Naturaliste p. 178.

Nur eine neue Art, Amastra durandi von Waianae auf Oahu.

Fulton, Hugh, Descriptions of two new species of Amphidromus. — In Ann. Mag. N. H. (6) XX p. 211.

(A. floresianus n. t. 6 fig. 2 von Süd-Flores, und A. consobrinus n. t. 6 fig. 3, von dort und Sumba).

Fulton, Hugh, on supposed new Species of Oleacina, Trochomorpha and Bulimulus. Ibid. p. 212.

Neu Oleacina underwoodi p. 212 t. 6 fig. 9, Costarica; — Videna andamanica Nevill mss. p. 212 t. 6 fig. 4, Andamanen; — Vid. pseudosanis Nev. mss. p. 214 t. 6 fig. 5, ibid.; — Drymaeus baroni p. 214 t. 6 fig. 8 von Rio Yonan in Peru. — Ausserdem werden abgebildet Amphidr. sumbaënsis t. 6 fig. 1, Porphyrobaphe approximata t. 6 fig. 6 und Xenothauma baroni, dessen Zugehörigkeit zu Bostryx wegen der Sculptur der Embryonalschale bestritten wird, t. 6 fig. 7.

Necrologie.

Am 21. Juni starb zu Kopenhagen im Alter von 84 Jahren Johannes Japetus Steenstrup, bis 1885 Direktor des Museums zu Kopenhagen, bekannt durch seine zahlreichen Arbeiten über die Cephalopoden.

Neues Mitglied.

Herr Lieut. Colonel **G. S. Parry**, 18 Hyde Gardens, Eastbourne, England,

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.,
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 20. Dezember 1897.

Nachrichtenblatt

der Deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Dreissigster Jahrgang.

Redigirt

von

Dr. W. Kobelt

in Schwanheim (Main)



FRANKFURT AM MAIN.

Verlag von MORITZ DIESTERWEG.

1898.

Druck von Peter Hartmann, Schwanheim a. M.

I n h a l t.

	Seite.
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , zur Fauna von Russisch Litthauen	1
— —, zur Hochgebirgsfauna der Philippinen	5
<i>Böttger, Dr. O.</i> , zwei neue Landschnecken aus Kleinasien . . .	12
— —, Landschnecken von Kilima-Njaro, Deutsch-Ostafrika . . .	17
— —, Bemerkungen über einige <i>Buliminus</i> aus Kleinasien, Syrien und Cypern, nebst Beschreibung neuer Arten . . .	19
<i>Kobelt, Dr. W.</i> , Besprechung v. Wagner, Monographie der Gattung <i>Pomatias</i> Stud.	28
<i>Böttger, Dr. O.</i> , die Verhältnisszahlen der palaearktischen Najaden II	33
<i>Ricklefs, Pastor</i> , zur Molluskenfauna von Curland	48
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , die Binnenmollusken Annams	64
<i>Hocker, F.</i> , die Conchylienfauna der diluvialen Sand- und Tuff- ablagerung bei Brüheim im Herzogthum Gotha	86
<i>Rolle, H.</i> , eine neue <i>Pomatia</i> (<i>pelagonesica</i>)	91
<i>Kobelt, Dr. W.</i> , zwei neue Arten aus Deutsch-Neuguinea	92
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Besprechung von Godwin-Austen, Land- and Freshwater Mollusca of India	97
<i>Gredler, P. V.</i> , neue <i>Bulimiden</i> aus Gansu	104
<i>Heynemann, P. F.</i> , zur Geschichte der Gattung <i>Aspidoporus</i> Fitz.	108
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Besprechung von Kobelt, Studien zur Zoogeographie Bd. II.	113
<i>Kobelt, Dr. W.</i> , neue <i>Helix</i> -Arten aus Montenegro	161
<i>Rolle, H.</i> , eine neue <i>Jacosta</i> (<i>andrewiana</i>)	165
<i>Kobelt, Dr. W.</i> , ein neuer <i>Zonites</i> (<i>cilicicus</i>)	166
<i>Kobelt, Dr. W.</i> , und <i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Katalog der gegen- wärtig lebend bekannten <i>Pneumonopomen</i>	129
Kleinere Mittheilungen	63. 94. 128. 172.
Literaturbericht	30. 50. 93. 121. 127
Necrologie: <i>E. A. Bielz</i> p. 95. — <i>H. Crosse</i> p. 174. — <i>G. de Mortillet</i> p. 174. — <i>Fr. v. Sandberger</i> p. 174. —	





Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Dreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Aeltere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Zur Fauna von Russisch Litthauen.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Nach der allerdings noch mangelhaften Kenntniss der Fauna von Russland stellt sich dieselbe für die westlichen und nordwestlichen Provinzen als eine verarmte mitteleuropäische dar, in welcher die Landschnecken an Arten- und Individuenzahl sehr zurücktreten. Hierzu stimmte das Wenige, was wir bisher über die Fauna von Russisch-Litthauen wussten; die Literatur, deren Kenntniss ich Herrn Prof. v. Martens verdanke, beschränkt sich auf einige Angaben von Krynicky in seinen Arbeiten über die allgemeine russische Fauna und zwei Arbeiten von Eichwald speciell

über Litthauen, hauptsächlich über die Umgegend von Wilna. Hiernach waren etwa 50 Land- und Süßwasserarten bekannt, darunter keine von besonderem geographischem Interesse. Da nun Braun's Zusammenstellung der Mollusken der Ostseeprovinzen 116 Arten umfasst, so war noch eine erhebliche Ergänzung der Liste für das wald- und wasserreiche Litthauen zu erwarten, ohne dass man auf einen besonderen Reichthum rechnen konnte. Meine in den ersten Monaten meines Aufenthalts in Kowno gemachte Ausbeute entspricht im Ganzen diesen Erwartungen; ich habe zu sehr 'ungünstiger Jahreszeit und mit Beschränkung auf die nähere Umgegend von Kowno eine Anzahl Arten gefunden, die noch nicht aus Litthauen bekannt waren, aber fast alle schon in der baltischen Fauna nachgewiesen sind. Günstige Fundstellen für Landschnecken muss man hier oft weit suchen. Neben weiten Kulturstrecken herrscht Nadelwald vor, ausserdem giebt es viel sandige Heiden und auch Moore. Es gelang mir aber bald einige Laubwaldoasen ausfindig zu machen, die eine im Thal der Wilija nordwestlich, und eine andre am Niemen östlich von Kowno beim Kloster Kamenduly (Poshaidze). Hier bot sich ein reicheres Schneckenleben als ich es erwartet hätte, darunter eine grosse Ueberraschung: *Campylaea faustina* Zgl. Wasserschnecken und Muscheln habe ich noch wenig berücksichtigen können, da gerade um Kowno keine Seen vorhanden sind und es sich im Niemen schlecht sammeln lässt, aber auch für Landschnecken ist noch viel zu erwarten, da ich im Hügelland, wo auch Kalkstein anstehend sein soll, noch gar nicht gesammelt habe. Wenn ich das unvollständige Resultat doch jetzt schon veröffentliche, so geschieht dies in erster Linie, um das auffallende Vorkommen der *Campylaea* bekannt zu geben.

Mit den früher bekannten Arten ergiebt sich folgende Liste, in welcher die von mir neu gefundenen Arten gesperrt gedruckt sind.

- Limax cinereus* List., *tenellus* Nils., *agrestis* L.
Vitrina pellucida Müll.
Hyalinia cellaria Müll., *nitidula* Drap., *pura* Ald.
Vitreia crystallina Müll.
Zonitoides nitidus Müll.
Patula rotundata Müll., *runderata* Stud.
Eulota fruticum Müll.
Euomphalia strigella Drap.
Hygromia (*Dibothrion*) *bidens* L., (*Trichia*) *hispida* L.
Xerophila (nach Eichwald „*cespitum*“ und „*ericetorum*“
bei Wilna, wohl beide Formen der *obvia* Zgl.).
Vallonia pulchella Müll., *costata* Müll.
Campylaea faustina Zgl. var. *lituanica* n.
Helix (*Helicogena*) *pomatia* L. — Wilna, Kamenduly.
Helix (*Tachæa*) *hortensis* Müll., — *nemoralis* L. —
Letztere nach Eichwald in Wilna, wohl nur in
Gärten eingeführt.
Buliminus obscurus Müll. — Nach Eichwald auch *tridens*
bei Wilna.
Pupa umbilicata Drap. (nach Krynicki), *muscorum*
Müll., *alpestris* Ald., *secale* (nach Eichwald bei Wilna).
Clausilia laminata Mont., *orthostoma* Mke., *plicata*
Drap., *cana* Held., *dubia* Drap., *nigricans* Pult.,
pumila Zgl., *plicatula* Drap., *ventricosa* Drp.,
filograna Zgl.
Cochlicopa lubrica Müll., ? *minina* Siem.
Succinea putris L., *oblonga* Drp.
Limnaea stagnalis L., *auricularia* Drp., *ovata* Drp., *peregra*
Drp., *palustris* Müll., *fusca* Pfr., *truncatula* Müll.
Physa hypnorum L., *fontinalis* L.
Planorbis corneus L., *albus* Müll., *marginatus* Drap.,
vortex L., *spirorbis* L., *contortus* L., *complanatus*
L., *hispidus* Drp.
Ancylus fluviatilis Müll.
Paludina fasciata Müll., *duboisiana* v. *concreta* West.
Bythinia tentaculata L.

Valvata piscinalis Müll., depressa Pfr.

Neritina fluviatilis L. var. boettgeri. West.

Unio pictorum L.

Von diesen Arten fehlen nur die folgenden in der Liste der baltischen Fauna: *Hyalinia pura*, *Patula rotundata*, *Pupa alpestris* und die *Campylaea*. Hiervon dürften die *Hyalinia* und *Pupa* wohl noch in den Ostseeprovinzen aufzufinden sein, die beiden andern aber wohl sicher ihre Nordgrenze hier erreichen.

Campylaea faustina Zgl. var. *lituanica* n.

An beiden obenerwähnten Fundorten ziemlich zahlreich. Von ungarischen und mährischen Formen durch den engeren Nabel, das durchschnittlich höhere Gewinde und die dünnere Schale anscheinend konstant verschieden. In der Grösse und Färbung ist der litthauischen Rasse am ähnlichsten die var. *charpentieri* aus Schlesien, doch ist auch diese weiter genabelt. Von den zahlreichen siebenbürgischen Varietäten kommt nur var. *orba* in Frage, bei welcher aber die letzte Windung stärker herabgebogen und daher die Mündung schiefer ist.

Zwischen dem bisher bekannten Verbreitungsgebiet der *C. faustina* und dem neuen aufgefundenen nördlichen Vorposten ist noch eine grosse Lücke auszufüllen. Slosarski giebt drei Fundorte in „Polen“, welches er sichtlich im weitesten Sinne auffasst, nämlich Olsztyn, Zloty Potok und Ojcow, Krynicki erwähnt sie nach Andrzejowski von Mogilew in „Wolhynien“. Ein Olschstyn finde ich in Russisch-Polen bei Tschenslochow nahe der Grenze von Oberschlesien; Zloty Potok dürfte identisch sein mit Potokzloty in Südost-Galizien nahe dem Dniester, Ojcow habe ich nicht finden können. Mogilew oder Mohilew liegt am Dniester, in Podolien, nicht Wolhynien. Diese Fundorte schliessen sich mithin noch unmittelbar an die Karpathenregion an. Wir müssen danach

annehmen, dass sich die Art durch Russisch-Polen, vielleicht auch Wolhynien, die Gouvernements Grodno und Wilna bis Kowno verbreitet hat. In den weiten Urwäldern Süd-Litthauens wird sie sicher nicht fehlen und wir können vielleicht noch andre subalpine Formen dort erwarten.

Kowno, Dezember 1897.

Zur Hochgebirgsfauna der Philippinen.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Die höheren Gebirge der Philippinen, deren Gipfel 2500 M. und mehr erreichen, sind bisher auf ihre Molluskenfauna noch fast gar nicht erforscht worden. Wären dieselben, wie früher allgemein angenommen, sämtlich vulkanischen Ursprungs und ihre Gipfel noch bis in die neuere Zeit thätig gewesene Vulkane, so würde ja allerdings in grösserer Meereshöhe nicht viel von Interesse zu erwarten sein. Wir würden dann annehmen müssen, dass nach Erlöschen der vulkanischen Thätigkeit die Berge sich erst in jüngster Zeit mit Vegetation bedeckt und aus der benachbarten Waldregion allmählich mit Landschnecken bevölkert hätten. Bei einer solchen recenten Einwanderung würden die höchsten Regionen wegen ihrer Kälte wahrscheinlich schneckenlos geblieben sein oder es hätten sich einzelne besonders resistenzfähige Typen der tropischen Fauna den neuen Verhältnissen angepasst. Was wir von der Fauna der nachweislich erst in historischer Zeit erloschenen Vulkane der Philippinen wissen, stimmt durchaus zu dieser Annahme. Vom Apo in SO Mindanao brachten weder Schadenberg und Koch, noch später Dr. Warburg und Roebelen irgendwelche Landschnecken aus der oberen Region; der Banahao (Mahailhai) in Mitteluzon, welcher erst seit etwa 150 Jahren

erloschen sein soll, ist bis auf den Gipfel — ca. 2400 m. — dichtbewachsen, hat aber keine Schnecke geliefert, die nicht schon in der unteren Bergwaldregion der Provinzen Laguna und Tayabas vorkäme. Aehnlich steht es mit den Vulkanen Isarog und Bulusan in Südost-Luzon. Es ist aber, wie schon Drasche-Wartinberg nachgewiesen hat, eine durchaus irrige Annahme gewesen, dass keine älteren Formationen an der Zusammensetzung der philippinischen Gebirge Theil genommen hätten, vielmehr sind seither, besonders auf Luzon Urgesteine wie Gneis, anscheinend auch Granit, kristallinische Schiefer, Diorite u. a. m. aufgefunden worden. Es gewinnt den Anschein, dass die grosse Centralcordillere, welche Nordluzon von N nach S durchzieht, sodann nach O umbiegt, weiterhin den Ostrand der Centralebene bildet und schliesslich bis SO Luzon verläuft, durchweg in ihrem Kern aus älteren Gesteinen besteht und eine uralte Faltung darstellt. In ihrem nördlichen Theile liegt der Data (Distrikt Lepanto), den Semper für einen erloschenen Vulkan hielt, was aber durch nichts erwiesen ist. Sempers Ausbeute auf demselben war sehr gering und umfasste nur Arten, die auch weiter unten vorkommen; doch beweist dies nichts, da Semper auch anderwärts kleine und ganz kleine Arten nur sehr wenig gesammelt hat.

Mir selbst ist es nicht vergönnt gewesen eine Erforschung dieser höheren Regionen zu unternehmen, was ich um so mehr bedaure als die Hochgebirge anderer tropischer Inseln wie namentlich Java sehr überraschende, interessante Entdeckungen geboten haben. Fruhstorfer entdeckte u. a. auf Java *Carychium javanum*, eine Patulide, die ich nur bei *Pyramidula* unterbringen kann, 2 kleine Heliciden, welche ich mit Boettger zu *Acanthinula* stelle, also Typen, welche sich nur als ein palaearktischer Zug in der tropischen Fauna auffassen lassen und ein schwieriges zoogeographisches Problem darbieten. Wir müssen entweder annehmen, dass

diese Hochgebirge in einer früheren Periode durch einen fortlaufenden Gebirgszug von ähnlichem kühlem Klima mit dem asiatisch-europäischen Festland verbunden waren, oder dass zu irgend einer Zeit säcularer Klimaschwankungen, deren Annahme sich zur Erklärung der Thier- und Pflanzenwanderungen immermehr als nothwendig aufdrängt, diese tropischen Inseln ein gemässigtetes Klima und daher eine der palaearktischen nächststehende Fauna besaßen, deren Reste sich bei zunehmender Wärme in die Hochgebirge gerettet und dort erhalten haben.

Nach diesem Vorgange erwartete ich bestimmt, ähnliche Formen auch auf den höchsten Erhebungen Luzons anzutreffen, zumal neuerere Untersuchungen der Wirbelthierfauna dieser Region einen ungeahnten Reichthum endemischer Formen nachwiesen. Der englische Ornithologe Whitehead entdeckte im Hochland von Lepanto und Benguet nicht weniger als acht neue Säugethierarten, darunter 6 neue Muridengattungen, von denen sich mehrere Typen der chinesischen Fauna anschliessen. Unter den zahlreichen neuen Vogelarten hebe ich als entschieden palaearktische Typen hervor den Gimpel, *Pyrrhula leucogenys* Grant, und den Kreuzschnabel, *Loxia luzoniensis* Grant. Es war daher besonders dankenswerth, dass unser Landsmann Herr A. Loher auf seinen botanischen Forschungsreisen in den Hochgebirgen des nordwestlichen Luzon auch auf Landschnecken achtete. Das Resultat schien anfangs auch negativ bleiben zu wollen, da er weder vom Data noch von dem ebenso hohen oder etwas höheren Tonglon, südwestlich von dem Hochthal Benguet, eigentliche Hochgebirgsschnecken mitbrachte. Die Hochregion mit ihren Kieferwäldern wird eben wie Nadelwald anderwärts dem Schneckenleben sehr ungünstig sein. Schliesslich aber nahm er auf meine Bitte bei seinem letzten Besuche des Tonglon (1897) einen Sack Mulm mit, dessen Inhalt meine Hoff-

nungen wenigstes theilweise bestätigt hat. Die kleine Ausbeute war die folgende:

1. *Kaliella nematorhaphæ* Mlldff.

T. anguste perforata, globoso-conoidea, tenuis, pellucida, subtiliter striatula, nitens, pallide lutescens. Spira sat elevata. lateribus convexiusculis. Anfr. $6\frac{1}{2}$ convexiusculi, lente accrescentes, sutura per carinam exsertam filomarginata disjuncti, ultimus ad peripheriam carina acuta filiformi cinctus. Apertura verticalis, late securiformis, peristoma rectum, acutum, columella calloso-incrassata, superne breviter reflexa.

Diam. 2,7, alt. 2,5.

2. *Kaliella stenopleuris* Mlldff.

Etwas spitzer als der Typus aus Tayabas, aber sonst nicht verschieden.

3. *Kaliella subnodosa* Mlldff.

T. rimata, globoso-conoidea, tenuis, pellucida, subtiliter striatula, nitens, corneo-flava. Spira valde elevata lateribus vix convexiusculis. Anfr. $5\frac{1}{2}$ modice convexi, ultimus ad peripheriam carina tenui filiformi cinctus. Apertura fere verticalis late elliptica, sat excisa; peristoma rectum, acutum, columella subcallosa, medio nodulo humili armata.

Diam. 2, alt. 2 mm.

Zum Formenkreis der *K. pseudositala* Mlldff. gehörig.

4. *Kaliella? tonglonensis* Mlldff.

T. anguste perforata, conoideo-globosa, tenuiuscula, subtiliter striatula, subnitens, fulvocornea. Spira modice elevata lateribus convexiusculis. Anfr. 5 convexi, sutura profunde impressa disjuncti. Apertura parum obliqua, subcircularis, valde excisa, peristoma rectum, acutum, margine columellari superne dilatato, brevissime reflexo.

Diam. 1,8, alt. 1,5 mm.

Während bei den drei voranstehenden Arten über die Zugehörigkeit zu echt philippinischen Gruppen kein Zweifel bestehen kann, ist hier die Gattungsbestimmung einigermaßen unsicher. *Kaliella* liegt ja allerdings am nächsten, aber die Schalenähnlichkeit mit europäischen *Conulus*-Arten ist unverkennbar. Durch das gleichzeitige Vorkommen von *Carychium* wird die Existenz weiterer palaearktischer Gattungen immerhin möglich, doch lässt es sich ohne Kenntniss der Weichtheile nicht entscheiden.

5. *Patula (Pyramidula)* sp.

Das einzige, ziemlich defekte Exemplar zerbrach leider bei der Untersuchung. Es hatte etwa $1\frac{1}{2}$ mm im Durchmesser, das Gewinde war etwas erhoben. Mit *Patula (Pyramidula) javana* m. war eine gewisse Aehnlichkeit vorhanden.

6. *Carychium loheri* Mlldff.

T. rimata, graciliter turrata, tenuis, pellucida, subtilissime striatula, hyalino-alba. Spira turrata lateribus convexiusculis. Anfr. $5\frac{1}{2}$ modice convexi. Apertura sat obliqua, anguste ovalis; peristoma modice expansum, extus sinuosum, subcallosum, pone callum denticulo nodiformi extus conspicuo instructum. Lamella parietalis modica columellae approximata, columellaris profunda, humilis.

Diam. 0,6, long. 1,5 mm.

Verglichen mit *C. javanum* ist es erheblich kleiner, schlanker, hat einen Umgang weniger, die Mündung ist schmaler, die Parietallamele, welche wie bei *C. javanum* dicht an der Spindel steht und daher in meiner Diagnose der javanischen Art unrichtig als Columellarlamelle bezeichnet wurde, ist hier erheblich schwächer; die eigentliche Spindel-lamelle ist bei beiden sehr schwach entwickelt und nur bei schrägem Einblick als eine leichte Verdickung erkennbar.

C. noduliferum Reinh. von Japan, mit welchem unsere Art das Vorhandensein eines isolirten Knötchens hinter dem Mundsaum theilt, ist ebenfalls grösser, deutlich gestreift, die Mündung breiter, die Lamelle stärker, Mundsaum recht stärker verdickt.

Von den sonst bekannten Arten steht *C. lederi* Bttg. in der schlanken Gestalt am nächsten, doch sind hier alle drei Zähne, namentlich der rechte Randzahn, erheblich stärker.

Wenn ich das Vorkommen von *Carychium* auf Luzon und Java als einen paläarktischen Zug in Anspruch nehme, könnte man mir einwenden dass in Ostindien zwei Arten nachgewiesen sind, *C. indicum* Bens. und *boissianum* Bens. Die erstere gehört aber schon der Hochgebirgsfauna an; die letztere soll allerdings bei Agra, also schon im Tiefland, gefunden worden sein, doch vermuthe ich, dass die Exemplare aus dem Genist des Dschamna-Flusses stammten der seinen Ursprung in den Bergen in der Nähe des Fundorts der andern Art nimmt.

Ich schliesse hier die Beschreibung einiger anderer Novitäten an, die Herr Loher in der Gegend von Trinidad Distrikt Benguet, also auch schon in beträchtlicher Meereshöhe sammelte.

Limnaea (Radix) quadrasi Mlldff.

T. rimata, ovato-acuminata, tenuis, pellucida, plicato-striata, in interstitiis subtilissime striatula, luteo-cornea. Spira brevis, acuta. Anfr. $4\frac{1}{2}$, sat celeriter accrescentes, convexi, ultimus subinflatus, $\frac{3}{4}$ altitudinis aequans. Apert. parum obliqua, ovalis, peristoma rectum, acutum, basi subeffusum, columella paullum calloso-incrassata, intus spiraliter recedens.

Diam. 10,5, alt. 16, apert. lat. 7, long. 11,5 mm.

See bei Trinidad, Benguet.

Limnaen scheinen im Ganzen auf den Philippinen selten zu sein. Wir haben bisher nur die eine Art, *L.* (*Fossaria*) *philippinensis* Nev. von Mittelluzon, auch Leyte und Cebu. Es fehlt, selbst auf Luzon, an ausgedehnten Gewässern mit reinem Süsswasser, und bloss durch mangelhafte Berücksichtigung Seitens der Sammler, die allerdings nicht zu bestreiten ist, lässt sich die schwache Vertretung der Gattung in unseren Sammlungen doch auch nicht erklären gegenüber der reichhaltigen Vertretung der Melanien u. a. Die Aufindung der vorstehenden Art in Benguet ist bemerkenswerth 1) weil sie die erste philippinische Art der Untergattung *Radix* (*Gulnaria*) ist, 2) weil sie eine nahe Verwandtschaft mit der chinesischen *L. plicatula* Bens. besitzt.

Ditropis septentrionalis Mlldff.

T. modice sed pervie umbilicata, sat elate turbinata, solidula, sublaevigata, nitidula, flava. Spira fere regulariter conica apice obtusulo. Anfr. $4\frac{3}{4}$ perconvexi, ultimus infra peripheriam carina valde subtili filiformi, altera fortiore circa umbilicum cinctus. Apert. paullum obliqua, subcircularis, peristoma rectum, obtusulum.

Diam. et alt. 1,75 mm.

Mit *Heteropoma philippinense* und *Georissa subglabrata* zusammen, also jedenfalls von Kalkfelsen, entweder in Benguet selbst oder auf dem Wege zum Tonglon.

Pupinella loheri Mlldff.

T. rimata, subcylindrica, gracilis, confertim et subtiliter costulato-striata, paullum sericina, fulvo-cornea. Spira subcylindrica, sursum attenuata apice obtusulo. Anfr. 7 modice convexi, ultimus ventre subapplanatus, paullum distortus, antice paullum ascendens. Apert. subcircularis, peristoma valde incrassatum, revolutum. margo externus ad insertionem sat longe in anfractum penultimum protractus, cum

lamella parietali sat valida sinulum ovalem formans. Columella haud fissa, cum lamella parietali callo crasso continua, canalis inferus perforationem in formam cristae cingens, in latere labri columellaris foramen antice haud conspicuum formans.

Diam. 4,75, alt. 11,5 mm.

Kalkfelsen bei Trinidad.

Von *P. pupiniformis* und *quadras* neben der schlanken, fast cylindrischen Gestalt durch die ganz andere Bildung des unteren Kanals verschieden. Eine kammartige Wulst umzieht den Nabelritz und endet in einem kreisförmigen Loch seitwärts in der Spindellippe, welches von vorn nicht sichtbar ist, so dass in der Vorderansicht ein unterer Kanal zu fehlen scheint. Es ist dieselbe Bildung, wie bei *Porocallia ambigua*. Der in der Jugendstufe vorhandene Spalt wird bei der Weiterbildung vom Lippencallus zugebaut, während seitwärts eine Oeffnung sichtbar bleibt.

Zwei neue Landschnecken aus Kleinasien.

Von

Prof. Dr. O. Boettger in Frankfurt a. M.

1. *Helix (Pomatia) escherichi* n. sp.

Char. T. aff. *H. tristi* Pfr., sed subrimata, saepe major, semper solidior, magis globosa, non taeniata, fere unicolor flavido-olivacea. — T. subrimata, subglobosa, solidula, flavido-olivacea, strigis parum distinctis obliquis obscurioribus strigata, nitens; spira brevis. convexo-conoidea; apex obtusus, fere mammillatus. Anfr. 4 convexi, irregulariter striati, striis hic illic — et praecipue ad suturam — interdum fere costuliformibus, sutura sat profunda, sublacera, albescente discreti, ultimus magnus, inflatus, ad suturam

leviter planatus, antice valde descendens, $\frac{2}{3}$ altitudinis testae aequans. Apertura diagonalis, exciso-subovalis, parum altior quam latior, intus nitida, fuscescens; peristoma albes-cens, marginibus conniventibus, callo nitido junctis, dextro simplice, obtuso, sublabiato, columellari incrassato, reflexius-culo et superne adnato, rimam subtegente.

Masse: Alt. 22, diam. 23, alt. apert. 16, lat. apert. 14 mm,

Alt. 26 $\frac{1}{2}$, diam. 27, alt. apert. 18 $\frac{1}{2}$, lat. apert. 15 $\frac{1}{2}$ mm,

„ 26 „ „ 28, „ „ 18 $\frac{1}{2}$, „ „ 16 $\frac{1}{2}$ „ .

Gehäuse stets geritzt, mitunter eng durchbohrt, kugelig. ziemlich festschalig, ja in abgestorbenem Zustande schwer und kalkig, gelblich-olivfarben ohne Bänder, aber mit undeutlichen, schmalen, schief gestellten gelblichen und braunen Striemen, in frischen Stücken öglänzend. Gewinde kurz verrundet-kegelförmig, in Form und Grösse etwa wie bei *Hx. tristis* Pfr. Gehäusespitze stumpf, leicht blasenförmig aufgetrieben, fast etwas zitzenförmig. Die 4 Umgänge sind gut gewölbt und unregelmässig gestreift; die Streifung tritt hier und da und besonders in der Nähe der Naht öfters kräftiger heraus. Die Naht ist ziemlich tief, unregelmässig, wie ausgefressen und durch eine ziemlich breite weissliche Spiralzone markiert. Der grosse, aufgeblasene, gegen die Naht hin — namentlich vor der Mündung — etwas abgeflachte letzte Umgang steigt gegen die Mündung hin stark herab und erreicht zwei Drittel der Gehäushöhe oder etwas mehr. Die sehr schiefe, nach unten zurücktre-tende Mündung ist mässig gross, ausgeschnitten-kreisförmig, meist nur wenig höher als breit, innen glänzend leber-bräunlich mit einem tiefgelegenen, ringförmigen, dem Mund-rande parallelen, leicht aufgesetzen weisslichen Anfluge. Der Mundsaum ist weisslich, seine Ränder sind einander genähert und durch eine sehr dünne, glänzende Schwiele verbunden, der rechte ist einfach, stumpf und mehr oder weniger deutlich schwachgelippt, der Spindelrand verbreitert,

verrundet-umgeschlagen und oben angepresst; er verdeckt den Nabelritz mehr oder weniger.

Fundort: Ak-Shehir ¹⁾unter dem 38.—39.° N. Br. im centralen Kleinasien, in einem tadellosen lebenden und zwei toten Stücken von Dr. phil. et med. Karl Escherich in Karlsruhe 1897 gesammelt und ihm zu Ehren benannt.

Bemerkungen. Ich habe diese Form oben mit der bekannten *Hx. tristis* Pfr. von Corsica verglichen, mit der sie — abgesehen von der bei unserer Art gänzlich fehlenden Bänderung — nicht wenig Aehnlichkeit hat. In Wahrheit gehört sie aber in die Verwandtschaft der syrischen Arten *Hx. engaddensis* Bgt., *prasinata* Roth und namentlich *cavata* Mouss., zwischen die und die Gruppe der *Hx. nordmanni* Mouss. sie sich dem Gehäuse wie dem Fundorte nach einschließt. Von den genannten einfarbigen Syriern unterscheidet sie sich durch das Auftreten eines Nabelritzes, die kleinere Mündung und die verloschene, aber anscheinend charakteristische Striemenzeichnung, von der Gruppe der *Hx. nordmanni* durch den Mangel der Bänderung und weniger weite Durchbohrung des Gehäuses.

2. *Buliminus (Chondrulus) foveicollis* n. sp.

Char. T. arcuatim subrimata, dextrorsa, aut ovato- aut cylindrato-oblonga, cornea vel corneo-albida, diaphana, extus prope aperturam albo vel flavido cincta; spira ovato-turrita; apex acutiusculus. Anfr. $6\frac{1}{2}$ —7 sat rapide accrescentes, parum convexi, sutura appressa disjuncti, sublaevigati, vix striatuli, penultimus applanatus, ultimus basi gibboso-compressus, extus ad aperturam profunde scrobiculatus, superne non descendens, circa $\frac{2}{5}$ altitudinis testae aequans. Apertura basi leviter recedens, sphaerico-triangularis vel inver-

¹⁾ Wegen dieses Fundortes und der Gegend überhaupt vergl. die Zeitschrift „Zoologischer Garten“ Jahrg. 1897 p. 237.

se auriformis, infra sinulum distincte compressa; peristoma album, incrassatum, marginibus valde inaequalibus callo distincto curvato junctis. Apertura plicis vel dentibus 3 validis coarctata, sc. lamella parietali longissima, compressa, sigmoidea, antice altiore et cum margine dextro contigua, dente marginali acuto medio in margine dextro et plica transversa, compressa ad basin columellae excavatae, rectae.

Masse. Alt. $9\frac{3}{4}$, diam. med. $4\frac{1}{2}$, alt. apert. 4, lat. apert. $3\frac{1}{2}$ mm,
 „ 11, „ „ $4\frac{1}{2}$, „ „ $4\frac{1}{2}$, „ „ $3\frac{1}{2}$ „ „
 „ 11, „ „ $4\frac{3}{4}$, „ „ 4, „ „ $3\frac{1}{2}$ „ „

Das Gehäuse dieser schönen Art, die sich von *B. blandus* Pfr., für die ich sie anfangs zu halten geneigt war, schon durch die sehr kräftige Bezaehlung unterscheidet, ist ähnlich wie bei *B. caespitum* Mort. gebildet und wie bei diesem in fast winkligem Bogen geritzt, mehr oder weniger eiförmig-oblong oder cylindrisch, hornbräunlich oder weisslich horngelb, durchscheinend und nur vor der Mündung aussen in einem breiten Ringe weiss oder gelblich gesäumt. Das Gewinde ist mehr oder weniger lang convex-kegelförmig ausgezogen und die Spitze ziemlich scharf. Die $6\frac{1}{2}$ —7 wenig gewölbten Umgänge wachsen ziemlich rasch an, haben angedrückte Nähte und zeigen nur sehr undeutliche Streifung; der vorletzte ist etwas abgeflacht, der letzte an der Basis zusammengedrückt und schwach buckelig vorspringend; an der Aussenseite steht entsprechend dem hohen Aussenzahne eine tiefe Grube. Der letzte Umgang steigt vorn nicht herab und erreicht ein Drittel der Höhe der ganzen Schale oder etwas mehr. Die Mündung tritt unten nur wenig zurück und ist sphärisch-dreieckig oder umgekehrt-ohrförmig, ein Bild, das durch den hochgezogenen Sinulus und den bogigen Eindruck am rechten Mundrande erzeugt wird. Der Mundsaum ist weiss, dick gelippt; seine Ränder sind von sehr ungleicher Länge, aber an der Mündungswand deutlich durch eine geschwungene,

etwas verdickte Schwiele verbunden. Drei starke Zahnfalten engen die Mündung ein. Am auffallendsten ist eine lange, zusammengedrückte, S-förmig geschwungene Falte auf der Mündungswand, die nach vorn höher wird und oben den Ansatz des rechten Mundrandes berührt. Im Sinulus selbst steht tief innen nahe der Naht ein sehr undeutliches, obsoletes ⁵ Zähnchen. Nach unten wird der Sinulus durch einen sehr kräftigen, spitzlichen Zahn, der dem Eindruck auf dem Aussenrande entspricht, abgeschlossen. Tief unten an der senkrecht verlaufenden, nach dem Beschauer zu ausgehöhlten Spindel steht überdies eine zusammengedrückte, quer gestellte, hohe Zahnfalte.

Fundort: Ein Stück bei Konia, zwei bei Permata im centralen Kleinasien, ebenfalls von Herrn Dr. K. Escherich 1897 gesammelt und mir mitgetheilt.

Bemerkungen. Die Art hat manches mit dem nach meiner Auffassung echten *B. tricuspидatus* Kstr. von Adalia gemein, in dessen Nähe sie unzweifelhaft gehört, bei dem aber die Zähne noch weit stärker ausgebildet sind und der überdies einen starken, quer gestellten Basalzahn besitzt. Die Form des Nabels und der Eindruck am Aussenrand erinnern auch an den armenischen *B. caespitum* Mort. und in gewissem Sinne an den armenischen und persischen *B. sieversi* Mouss.; bei *B. bergeri* Roth und *B. microtragus* Rssm. sind dagegen Angulare und Parietale stets von einander getrennt, während sie bei der vorliegenden Art ganz unmerklich in eine einzige, ununterbrochene, nach vorn höher werdende Lamelle verfließen.

Landschnecken vom Kilima-Njaro, Deutsch-Ostafrika.

Von

Prof. Dr. O. Boettger in Frankfurt a. M.

Von meinem Freunde Ingenieur Karl Nolte, der sich längere Zeit in der jetzt verlassenen Straussenzucht-Station Mbuguni nicht weit von Moschi am Südfusse des Kilima-Njaro aufgehalten hat, wurden mir drei Arten von Landschnecken, das dürftige Resultat seiner Aufsammlungen, übergeben, über die ich in folgendem kurz Mittheilung machen will.

1. *Ennea (Gulella) noltei* n. sp.

Char. T. rimata cylindrato-ovata, pellucida, lactea; spira ovata lateribus convexiusculis; apex obtusulus. Anfr. 6 lente accrescentes, convexiusculi, sutura profundiuscula discreti, regulariter sed obsolete costulati, ultimus subtus decrescens, ante aperturam subito breviter ascendens, basi constrictus et subcristatus, in basi ipsa unifoveolatus, et praeterea foveola profundiore ad marginem dextrum aperturae praeditus. Apert. verticalis basi leviter protracta, semiovata vel inverse auriformis; peristoma marginibus late separatis, incrassatis, reflexis. Apert. sub-6dentata: 1 lamella parietalis magna, C-formis, compressa, valde protracta, cum margine dextro contigua, 1 dens maximus, pliciformis, transversus cum dente parvo contiguo in sinulo sito ad marginem dextrum, 1 dens parvus basalis, 2 dentes in columella, inferiore parvo, superiore profundo, obliquo, maximo, pliciformi, indistincte bipartito. — Alt. $6\frac{1}{2}$, lat. 3, alt. pert. $2\frac{1}{2}$, lat. apert. $2\frac{1}{4}$ mm.

Fundort. Mbuguni bei Moschi, Süd-Kilima-Njaro, in drei Exemplaren gesammelt, davon eins mit Resten des Thieres, das durch die oberen Windungen lebhaft gelbroth hindurchscheint.

Bemerkungen. Prof. v. Martens theilt die 27 in Deutsch-Ostafrika bis jetzt gefundenen *Gulella*-Formen nach der Bezahnung in vier Gruppen, von denen die erste Gruppe nur eine, und zwar einfache Zahnlamelle auf der Mündungswand trägt. In dieser Gruppe macht er wieder Unterabtheilungen, und so müssen wir unsre Art als eine Uebergangsform zwischen den Kategorien aa und bb bezeichnen. Sie hat nämlich streng genommen nur eine grosse Zahnfalte am rechten Mundrand; diese Falte trägt aber distal, d. h. vorn auf und zugleich über ihr gelagert ein spitzes Knötchen, das in den Sinulus hineinragt und diesen noch mehr verengert. Dieser grossen Querfalte entspricht übrigens der tiefe Grubeneindruck aussen auf der Nackenseite. Der obere der beiden Columellarzähne ist streng genommen die in der Tiefe schief nach aufwärts ziehende aufgewulstete Spindelkante, die mehr oder weniger deutlich an ihrem freien Rande zwei stumpfe Zahnkerbungen erkennen lässt. Das untere Spindel- und das rechts davon stehende Basalzähnchen haben ziemlich gleiche Form und Grösse.

Eine genaue Vergleichung mit den von Prof. Ed. von Martens übersichtlich zusammengestellten zahlreichen Arten ergab scharfe Unterschiede, namentlich auch von der vielleicht nächstverwandten Art, *E. consociata* E. A. Smith, die sich aber durch bedeutendere Grösse und das Fehlen eines unteren Columellarzähnchens auszeichnet. Die meines Wissens einzige bis jetzt am Kilima-Njaro gefundene *Gulella*-Art, *E. tudes* v. Mts., unterscheidet sich leicht durch die glatte, verkehrt-konische Schale und die verschiedene Bezahnung.

2. *Trochonanina simulans* v. Mts. var. *kretschmeri* v. Mts.

v. Martens, Beschalte Weichthiere Deutsch-Ostafrikas, Berlin 1897, p. 52, Taf. 3, Fig. 14.

Die zahlreich vorliegenden Stücke sind einfarbig kalkweiss und wahrscheinlich verbleicht; nur das Innere der Mündung erscheint gelbbraun mit weissem Saume. Grösser als die Martens'schen Originale.

Alt. 16—18, diam. $23\frac{1}{2}$ — $24\frac{1}{2}$, alt. apert. $11\frac{1}{2}$, lat. apert. $12\frac{1}{2}$ mm.

3. *Opeas limpidum* v. Mts.

v. Martens, l. c. p. 127, Taf. 5, Fig. 31.

Ich glaube, dass sich die vier vorliegenden Stücke, von denen übrigens nur ein einziges ausgewachsen erscheint, ungezwungen zu dieser von dem Autor aus Bukende am Isango und von Migere in Butumbi beschriebenen Art stellen lassen werden.

Abweichend von v. Martens' Diagnose ist nur, dass die vorliegenden Schnecken leicht gritzt sind und bei 9 Umgängen eine Länge von $12\frac{1}{2}$ und eine Breite von $4\frac{1}{2}$ mm besitzen. Die Mündung ist $3\frac{3}{4}$ mm. hoch und $2\frac{1}{2}$ breit. Die Form mag als f. *major* gehen.

Bemerkungen über einige Buliminus aus Kleinasien, Syrien und Cypern nebst Beschreibung neuer Arten.

Von

Prof. Dr. O. Boettger in Frankfurt a. M.

Herr Hermann-Rolle in Berlin sandte mir vor kurzem den grössten Theil seiner Ausbeute an *Buliminus*-Arten ein, die er auf seiner vor vier Jahren ausgeführten Reise in Kleinasien, Syrien und Cypern gemacht hatte, und bat mich um deren Bestimmung. Da sich unter den Sachen auch eine sehr auffallende Novität befand, beschloss ich das Resultat meiner Untersuchung zu veröffentlichen und bei dieser Gelegenheit auch ein paar Formen von anderer Provenienz mit einzuflechten, die dem nämlichen Faunen-

gebiete angehören, aber bis jetzt unbeschrieben in meiner Sammlung gelegen hatten. Es sind dies hauptsächlich Stücke, die ich der Güte des Herrn Pfarrers G. Naegele in Waltersweier bei Offenburg verdanke.

Die namentliche Aufzählung geschieht in der Reihenfolge wie sie uns West er l u n d in seinem so empfehlenswerthen faunistischen Handbuche bietet.

1. *Buliminus (Zebrinus) spratti* Phil.

Termessus (Lycien), comm. Adm. T. Spratt 1884; Jenischehr-Pass (Konia), comm. Rolle 1898.

2. *Buliminus (Zebrinus) oligogyrus* n. sp.

Char. T. perforata, ventrioso-ovata, corneo-albescens, solida, nitidula; spira brevis, convexo-conica; apex peculiariter obtusus. Anfr. $5\frac{1}{2}$ —6 convexiusculi, sutura appressa, subalbofilosa disjuncti, sub lente sat distincte dense-striati vel fere costulato-striati, ultimus convexus, basi prope perforationem subcompressus, ante aperturam distincte ascendens, prope marginem dilute lateque albocinctus, altitudine spiram fere aequans. Apert. truncato-ovata, altior quam lata, basi leviter angulata, $\frac{2}{5}$ altitudinis testae superans, marginibus late separatis, callo levissimo, haud tuberculifero junctis, albo sublabiatis, dextro bene arcuato, patente vel leviter reflexo, sinistro lato, triangulariter reflexo; columella verticalis, profunda, leviter sigmoidea.

Alt. 12—12 $\frac{1}{2}$, diam. max. 7—7 $\frac{1}{2}$ mm; alt. apert. 6, lat. apert. 5 mm.

Fundort: Auf den niedrigen Hügeln bei Tschengenkoi in der Nähe von Alexandrette, Nord-Syrien, von Herrn H. Rolle in vier übereinstimmenden Exemplaren eingesandt. Bei Tschengenkoi befinden sich Bohrlöcher der Deutschen Petroleum-Gesellschaft.

Bemerkungen: Der Diagnose nach muss diese sehr eigenthümliche, durch den stumpfen Wirbel, die geringe

Zahl der Umgänge, die weite Perforation und die relativ kräftige Skulptur ausgezeichnete Art dem syrischen *B. mirus* West. am nächsten stehen. Dieser soll aber 17 mm lang und dünnschalig sein, und der Mundsäum wird als vollkommen einfach und scharf beschrieben, während der der vorliegenden Art deutlich ausgebreitet ist. Ueberdies soll der Aussenrand von *B. mirus* „schwach gebogen und ganz grade“ sein, während er bei unsrer Art nach direktem Vergleich deutlich stärker gekrümmt ist als selbst bei *B. spratti* Phil., zu dessen Gruppe unsre Form wohl gehört trotz der so auffallend stumpfen Gehäusespitze.

3. *Buliminus (Zebrinus) detritus* (Müll.) var. *tumida* Mouss.
Tenemtere (Nord-Syrien). comm. Rolle 1898.

4. *Buliminus (Zebrinus) fasciolatus* Oliv. typ.

Pompejopolis (Syrien). comm. Rolle 1898; Tarsus (Syrien), hier nur von alt. 17—19 mm, comm. Rolle 1898; Alexandrette (Nord-Syrien), mit Uebergängen zur f. *piochardi* Heynem., comm. Rolle 1898.

f. *piochardi* Heynem.

Tschengenkoi bei Alexandrette (Nord-Syrien), comm. Rolle 1898; Adana (Kleinasien). comm. Rolle 1898.

Entgegen den Angaben in allen Büchern, dass diese Farbenspielart auf der Insel Cypern vorkomme, bemerkt Herr H. Rolle, „dass *B. fasciolatus* Oliv. wohl kaum auf Cypern lebe, da er ihn nirgends daselbst angetroffen habe. Wo *B. fasciolatus* vorkomme, zeige er sich stets in Gesellschaft und in Masse, und übersehen habe er ihn daher sicherlich nicht. Auch in Palaestina habe er ihn nirgends gefunden.“ Danach beruht also die Angabe in Nachr.-Blatt Jahrg. 1870 p. 126, dass ihn Herr Piochard de la Brulerie in der nach ihm benannten Varietät auf

Cybern gefunden habe, auf einem Irrthum, und zwar auf einer Verwechslung entweder des Fundortes oder der Etiquette.

f. *candida* P.

Pompejopolis (Syrien), comm. Rolle 1898; Alexandrette (Nord-Syrien), comm. Rolle 1898; Adana (Kleinasien), comm. Rolle 1898.

var. *kurdistana* P.

Pompejopolis (Syrien), alt. 22—23 mm, comm. Rolle 1898; Alexandrette (Nord-Syrien), alt. 26 $\frac{1}{2}$ mm, comm. Rolle, 1898; Tschengenkoi bei Alexandrette, alt. 26—28 mm, comm. Rolle 1898; Mersina (Kleinasien), alt. 29 mm, comm. Rolle 1898.

5. *Buliminus (Zebrinus) funkei* n. sp.

Char. Aff. *B. dardano* P. et *B. eburneo* P., sed multo gracilior, cylindrato-turritus, anfr. 10 lentius accrescentibus, apert. $\frac{1}{4}$ altitudinis testae non superante. — T. non rimata, cylindrato-turrita, gracillima, solida, unicolor alba, nitida; spira subulata lateribus vix convexiusculis; apex acutiusculus, corneus. Anfr. 10, superiores convexiusculi, inferiores planulati, lentissime accrescentes, obsolete striati, ultimus basi fere subangulatus et subtus solum convexior, $\frac{1}{4}$ altitudinis testae aequans. Apert. anguste ovalis, superne acutata, basi subangulata, intus lutea; perist. simplex, acutum, marginibus disjunctis, dextro perparum arcuato, albo leviter labiato, sinistro angustissime reflexo; collumella perpendicularis, basi emarginata et fere subeffusa.

Alt. 26, diam. max. 7 mm; alt. apert. 7, lat. apert. 4 mm.

Fundort: Cilicischer Taurus (Kleinasien), 1895 von dem Naturaliensammler E. Funke in Dresden gesammelt und ihm zu Ehren benannt.

Bemerkungen: Es ist dies die gracilste der schlanken Arten in der *dardanus*-Reihe. Das Verhältniss von Mündungshöhe zu Gehäusehöhe beträgt bei der vorliegenden Art 1: 3,71, bei *B. eburneus* P. von Amasia 1: 3,13—3,31,

von Adana 1: 3,06, bei *B. dardanus* P. von Biledjik aber 1: 2,52—2,58. Gegen die Auffassung dieser Form als eine besonders schlanke Varietät von *B. eburneus* P. sprechen hauptsächlich die flacheren beiden letzten Umgänge, die verloschene Andeutung eines Basalkieles auf dem auffallend niedrigen letzten Umgang und der totale Mangel eines Nabelritzes.

6. *Buliminus (Pseudomastus) episomus* Bgt.

Jerusalem (Syrien), comm. Rolle 1898.

7. *Buliminus (Pseudomastus) pupa* Brug. typ.

Adalia (Lycien), comm. Rolle 1898.

var. *rossmaessleri* P.

Adalia (Lycien), comm. Rolle 1898; Alaja (Lycien), comm. C. Conéménos 1890.

8. *Buliminus (Chondrulus) limbodentatus* Mouss. typ.

Mte. Davila (Cypern) und Ebene von Levkara (Cypern), comm. Rolle 1898.

var. *hexodon* nov.

Char. Differt a typo denticulis marginis dextri 3 nec 2, tertio parvo, basali. — Alt. $9\frac{1}{2}$ — $10\frac{1}{2}$, diam. max. 5 — $5\frac{1}{2}$ mm.

Fundort: Mte. Chrysostomo (Cypern) und Mte. Pentadaktylo (Cypern), comm. Rolle 1898.

Bemerkungen: Diese Varietät, die in Uebergängen zum Typus vorkommt und durchaus nicht selten ist, hat an der Stelle, wo bei *B. nucifragus* P. das dritte Randzähnen steht, also unmittelbar links von der tiefsten Stelle des Mundsauces einen mehr oder weniger deutlich entwickelten Zahn.

B. limbodentatus Mouss. wird infolgedessen, bei der sonstigen grossen Uebereinstimmung mit *B. nucifragus* P., wohl nur als besonders grosse, kräftig entwickelte, auffallend stark gelippte Form dieser Art zu betrachten sein.

9. *Buliminus (Chondrulus) nucifragus* P. typ.
Bellepays (Cypern), comm. Rolle 1898.

var. *pentodon* nov.

Char. Differt a typo defectu denticuli tertii (basalis) marginis dextri.

Alt. $7\frac{1}{2}$ —9, diam. max. 4—5 mm.

Fundort: Larnaka (Cypern) und Kerinia (Cypern), comm. Rolle 1898.

Bemerkungen: Wie sich bei *B. limbodentatus* Mouss. auf den Gebirgen Mte. Chrysostomo und Mte. Pentadaktylo die Varietät *hexodon* findet, die mit dem normalen *B. nucifragus* P. in Form und Stellung der Zähne übereinstimmt und sich nur durch bedeutendere Grösse und dicke Mundlippe unterscheidet, so treffen wir bei *B. nucifragus* P. in der Ebene von Cypern eine Uebergangsform, var. *pentodon*, die in der Bezeichnung mit *B. limbodentatus* Mouss. übereinstimmt und nur durch geringere Grösse und die schwachgelippte Mündung abweicht. Für mich sind diese Formen der beste Beweis für die Identität beider Arten. Die somit weiter gefasste, allerdings sehr variable Art wird künftig den Gesetzen der Priorität nach *B. nucifragus* P. heissen müssen.

10. *Buliminus (Chondrulus) septemdentatus* Roth typ.

Jaffa (Syrien), comm. Rolle 1898; Mersina (Kleinasien), comm. Rolle 1898. — Neu für Kleinasien.

var. *elongata* Roth.

Jaffa (Syrien), comm. Rolle 1898.

11. *Buliminus (Chondrulus) ovalaris* Rssm. var. *sulcidens* Mouss.
Meeresstrand bei Jaffa (Syrien), comm. Rolle 1898.

12. *Buliminus (Petraeus) sabaeanus* Bgt.

Diese seltene, mir unbekannte Art, die von Westerlund aus Mareb in Arabien und aus Syrien angegeben wird, fand Herr H. Rolle nach einer brieflichen Mittheilung auch bei Bellepais auf Cypern.

13. *Buliminus (Petraeus) naegelei* n. sp.

Char. E grege *B. sidoniensis* Charp., sed major, multo ventriosior, duplo latior, parum nitens, apice mammillato. — T. magna, longe et arcuate rimata, cylindrato-oblonga, modice solida, corneo-flavescens, leviter oleo nitens; spira subcylindrata; apex breviter conicus summo mammillato. Anfr. $7\frac{1}{2}$, embryonales convexiusculi, caeteri fere plani, sutura lineari. vix impressa discreti, leviter striolati, striis valde obliquis. ultimus basi bene rotundatus, subsaccatus, ante aperturam lente ascendens, circa $\frac{1}{3}$ altitudinis testae aequans. Apert. parva truncato-ovata; perist. latiuscule expansum, non reflexum, albolabiatum, marginibus valde et peculiariter approximatis (superne 3 mm solum inter se distantibus), callo sat valido conjunctis, dextro superne magis, media parte minus curvato, sinistro parum arcuato, patente; columella profunda, subtorta.

Alt. 23, diam. med. 9, max. $10\frac{1}{2}$ mm; alt. apert. $8\frac{1}{2}$, lat. apert. $6\frac{1}{2}$ mm.

Fundort: In der Umgebung des Klosters La Trappe in Cheikli bei Alexandrette, Nord-Syrien, von Herrn Pfarrer G. Nägele in Waltersweier bei Offenburg als neu erkannt, mir mitgetheilt und ihm zu Ehren benannt. Bis jetzt kennt man nur drei Exemplare dieser Art, von denen das Originalstück sich in meiner Sammlung befindet.

Bemerkungen: Erinnert an einen riesigen, stumpfen, sehr bauchigen *B. sidoniensis* Charp., der aber in Gestalt und Grösse niemals nach der Richtung der vorliegenden Art hin zu variieren scheint. Ich kann Stücke des *B. sidoniensis* aus dem Thale des Nahr-el-Kelb, von Baalbeck, aus dem Libanon, vom Djebel Kneiseh im Libanon aus 6000' Höhe, von Haiffa und aus Brumâna im Libanon vergleichen, überall bleiben sie sich in Gestalt und Grösse nahezu gleich. Das Verhältniss von mittlerer Breite zu Schalenhöhe beträgt bei *B. sidoniensis* 1: 3,4, bei unsrer Art aber 1: 2,56, welche Angabe allein schon zur sichern Trennung beider Arten genügen dürfte.

14. *Buliminus (Petraeus) kotschji* P.

Giosna bei Mersina (Kleinasien), comm. Rolle 1898.

15. *Buliminus (Petraeus) carneus* Phil. typ.

Adalia (Lycien), comm. Rolle 1898. — Kommt nach Herrn Hermann Rolle auch bei Ormidia auf der Insel Cypern vor.

f. *minor* m.

Alt. 16—18, diam. max. 7—8 mm.

Adalia (Lycien), comm. C. Conéménos 1887; Casteloryzo (Kleinasien), comm. Rolle 1898.

16. *Buliminus (Petraeus) halepensis* P.

Von dieser Art, deren typische Form mit den mir von Baalbeck vorliegenden Stücken (comm. G. Schumacher 1882) übereinstimmen dürfte, besitze ich zwei Varietäten, die ich hier beschreiben möchte.

var. *urmiana* nov.

Char. Apert. minor quam in typo, magis circulari, marginibus latius separatis, distincte minus conniventibus, dextro superne minus arcuato, columellari brevior, superne

magis reflexo, callo margines conjungente utrimque vix incrassato nec subtuberculifero. — Alt. $18\frac{1}{2}$ — $20\frac{1}{2}$, diam. med. $7\frac{1}{2}$, max. 9 mm; alt. apert. 8, lat. apert. $6\frac{1}{2}$ mm.

Fundort: Urmia in Kurdistan, Nordwest-Persien, von Herrn Pfarrer G. Naegele in Waltersweier bei Offenburg gütigst mitgetheilt.

Bemerkungen: Der wesentlichste und konstanteste Unterschied dieser Form von dem bekannten *B. halepensis* P. liegt (nach Stücken von Baalbeck) in der relativ grösseren Entfernung der Insertionen der beiden Mundränder von einander. Während dieser Abstand bei gleichgrossen Stücken des typischen *B. halepensis* von Baalbeck $3\frac{3}{4}$ — $4\frac{1}{4}$ mm beträgt, misst er bei der hier beschriebenen Varietät konstant $5\frac{1}{2}$ mm.

var. *libanotica* nov.

Char. Differt a typo t. majore, ventriosiore, magis oblongo-ovata, non cylindrata, minus nitente, apert. saepe magis rotundata. — Alt. $19\frac{1}{2}$ —22, diam. med. $8\frac{1}{2}$ —9, max. $9\frac{1}{2}$ — $10\frac{1}{2}$ mm; alt. apert. $8\frac{1}{2}$ — $9\frac{1}{2}$, lat. apert. 7— $7\frac{1}{2}$ mm.

Fundort: Libanon bei Beirut, ebenfalls von Herrn Pfarrer G. Naegele in Waltersweier mir 1889 und 1898 mitgetheilt.

Bemerkungen: Die bauchigsten Stücke des typischen *B. halepensis* P. von Baalbeck aus meiner Sammlung messen alt. $16\frac{1}{2}$ — $19\frac{1}{2}$, diam. med. 7— $7\frac{1}{2}$, max. 8—9 mm; alt. apert. $7\frac{1}{2}$ — $8\frac{1}{2}$, lat. apert. $5\frac{1}{2}$ — $6\frac{1}{2}$ mm. Mittlere Breite zu Gehäusehöhe verhält sich also beim Typus höchstens wie 1 : 2,48, bei der vorliegenden syrischen Varietät aber nur wie 1 : 2,37. Bei schlanken Stücken des Typus — wie es die Regel ist — steigt dies Verhältniss aber bis zu 1 : 2,64 und 1 : 2,71.

Ich hielt diese Form anfangs für *B. lamprotatus* Bgt., doch erklärte sie der verstorbene Bourguignat, als sie ihm vorgelegt wurde, für gänzlich verschieden von seiner Art und zu *halepensis* gehörig.

Wagner, Dr. A. J., *Monographie der Gattung Pomatias Stud.* — In Denkschriften der Mathematisch-Naturwissenschaftlichen Classe der Kaiserlichen Akademie der Wissenschaften Bd. 64.

Eine Monographie der Gattung Pomatias, welche diese schwierige und artenreiche Gattung gründlich durcharbeitete, wurde schon lange von allen Malakologen als ein dringendes Bedürfniss empfunden. Die Arbeit Wagners füllt wirklich eine Lücke aus. Es stand dem Verfasser aus den bedeutendsten deutschen Sammlungen ein sehr reiches Material zur Verfügung, von sehr vielen Arten Original-exemplare, und er hat zum erstenmal den Deckel in eingehenderer Weise zur Classifizirung herangezogen. Nach demselben zerfällt die Gattung in sechs Hauptabtheilungen: 1. *Eupomatias*, Deckel häutig, dünn, biegsam, durchsichtig, aus zwei zarten dicht aneinander liegenden Membranen gebildet; Nucleus zentral, Anwachsstreifen undeutlich. Sektionen: *Turrita* Westerl., *Cinerascens*, *Scalarina*, *Rara*, *Septemspiralis*; — 2. *Rhabdotakra*, Deckel rund eiförmig, durchsichtig, glänzend, gelblich gefärbt, aus zwei dünnen, elastischen dicht aneinander haftenden Membranen gebildet; mit vier undeutlichen, langsam zunehmenden Windungen und nahezu zentralem Nucleus. Hierhin die Gruppen *Insularica*, *Obscura*, *Striolata*; — 3. *Stereopoma*, Deckel dünn, durchscheinend, gelbbraun, hornartig, wenig biegsam, leicht zerbrechlich; Vorderseite matt, durch eingelegte Kalkkörner etwas granulirt, die vier Umgänge deutlich sichtbar, durch eine etwas erhobene Spiralleiste geschieden, der Nucleus zentral. Hierhin die Gruppen *Turriculata*, *Tunetana* und *Sardoa*; — 4. *Auritus* Westerl., Deckel häutig, sehr dünn und elastisch, aus zwei zarten, dicht aneinanderliegenden Membranen gebildet, gelblich oder licht hornfarben, glänzend, durchsichtig, mit 4 kaum sichtbaren Windungen und zentralem Nucleus. Hierhin die Formenkreise *Philippiana*, *Cisal-*

pina, Atlantica, Difficilis, Neglecta, Nana und Dalmatina; 5. *Pleuropoma*, Deckel gelb bis braun mit weissen Kalkauflagerungen an der Vorderseite, ziemlich fest, wenig biegsam bis zerbrechlich; die vier Umgänge sind deutlich sichtbar und werden durch eine mehr oder weniger erhobene kalkartige Spiralleiste geschieden; die Zuwachslinien bestehen ebenfalls aus lamellenartigen Kalkauflagerungen. Hierhin nur der Formenkreis des *P. tesselatus*; — 6. *Titanopoma*, für *P. auritus* errichtet, mit dickem undurchsichtigem kalkweissen Deckel, der anscheinend aus zwei durch Luftkammern getrennten Platten besteht, vier deutlichen, durch eine Furche geschiedenen Windungen und zentralem etwas vertieftem Nucleus; die innere Platte besteht aus zwei dünnen Plättchen wie bei den anderen Arten, die äussere ist nur eine Auflagerung. — Vielleicht bildet *P. cretensis* Maltz. eine eigene Sektion.

Die Zahl der Arten wird von Wagner nicht unerheblich reduziert. *P. plumbeum* wird mit *henricae* vereinigt, *oostoma* Westerl. mit *elegans* Cless.; — *formosus* Let., *concinus* Let., *fennanus* Let., *schmidti* de Betta, *vallae* Westerl., *hirci* Hirc mit *scalarinus*; — *agardhi* Pini, *intermedius* Pini mit *septemspiralis*; — *crassilabrum* Dup., *hueti* Kob., *partioti* St. Simon, *lapurdensis* Fagot mit *obscurus*; — *sabaudianus* Bgt. mit *apricus*; — *arriensis* St. Simon mit *nouleti*; — *labrosus* Westerl., *rudicosta* Bofill, *noguerae* Fagot mit *martorelli* Serv.; — *hispanicus* Bgt. mit *hidalgoi*; — *lunensis* de Stef., *isselianus* Bgt., *de philippii* Pini mit *striolatus*; — *paladilhianus* St. Simon, *fischerianus* Paul., *blancianus* Westrl., *boettgeri* Westerl., *cafficii* Ben., *eircticus* Westerl., *pirajnei* Ben. mit *turriculatus* Phil. (= *striolatus* Phil. nec Porro); — *henoni* Bgt. mit *letourneuxi*; — *tunetanus*, *beloiri*, *doumeti*, *punicus* und *latasteanus* Let. mit *persejanus*; — *apostata*, *maltzani* und *perdix* West. mit *sardoum*; — *gredleri* Westerl., *valsabinus* Pini, *stabilei* Pini mit *porroi*; —

pechaudi Bgt. mit atlanticus; — crosseanus Paul., agriotes Westerl. mit gualfinensis; — rugosus Cless., martensianus Mlldff., croaticus Pfr., banaticus West., reitteri Btg. mit gracilis; — turricula Paul. und elegantissimus Paul. zu elongatus; segnis West. zu villae; — tortivus West. zu tergestinus; — clessini Stoss., stossichi Hire zu nanus; — athenarum Bgt. zu tessellatus; — tschernagoricus, callistoma, regularis, panleius Let. zu auritus. — Dagegen werden als neu beschrieben Pom. braueri p. 574 (10) t. 1 fig. 7 aus Westkroatien, zunächst mit henricae verwandt; — und P. waldemari p. 616 (52) t. 8 fig. 85, t. 9 fig. 90, vom Ogulin in Croatien; ausserdem zahlreiche Varietäten, deren Aufzählung zu weit führen würde. Sämmtliche Arten sind vorzüglich in starker Vergrösserung abgebildet. Das Werk dürfte der Confusion, die in der Synonymie der Pomatias nachgerade entstanden war, definitiv ein Ende gemacht haben.

Kobelt.

Literaturbericht.

Smith, Edg. A., Diagnoses of new Land Shells from Flores, Malay Archipelago. In Ann. Mag. N. H. (6) XIX p. 623—627.

Neu Xesta everetti p. 623; — X. polymorpha, subpolita, p. 624; — X. melanorhapha, Pupina dohertyi p. 625; — Registoma floresianum, Diplommatina floresiana, chrysostoma p. 626; — Arinia blanda p. 627.

Schmidt, L., die Gehäuseschnecken des Galbergs und Krahnbergs bei Gotha. In: Aus der Heimath, Gotha I. 1.

Von Interesse nur das Vorkommen von Azeca menkeana.

Dautzenberg, P., Atlas de poche de Coquilles des côtes de France (Manche, Ocean, Méditerranée), communes, pittoresques ou comestibles. Suivie d'un appendice sur les Crustacées, Oursins, Anémones de mer, Méduses etc.

les plus communs sur les plages. Paris 1897. 12—72
planches.

Non vidi.

Biolley P. Moluscos terrestres y fluviatiles de la meseta central de Costa Rica. — San Jose 1897. 8^o 18 pg.

Non vidi.

Gude G. K., Armature of Helicoid Landshells. In Science Gossip vol. IV. 1897 (Cont).

Plectopylis musspratti n. p. 10 fig. 45, Naga Hills. Abgebildet werden ferner die Bezeichnung von *Pl. macromphalus* fig. 46; — *Pl. minor* fig. 47; — *Pl. shanensis* fig. 48; — *Pl. fig. 48*; — *Pl. stenochila* var. *basilia* fig. 49; — *Pl. emoriens* fig. 50; — *Pl. reserata* fig. 51; — *Pl. magna* n. p. 70 f. 52, Burma; — *Pl. lipochlamys* n. p. 70 fig. 53, Burma; — *Pl. polyptychia* fig. 55; — *Pl. schistoptychia* Mlldff. fig. 56; — *Pl. biforis* Heude fig. 57. —

Sarazin, P. et F., über die Molluskenfauna der grossen Süsswasser-Seen von Central Celebes. In Zoologischør Anzeiger 1897.

Erste Mittheilung. (*Miratestidae* n. fam. für *M. celebensis* n. aus dem Passo-See, mit var. *robusta*, *ampullacea* und *gracilis*, eine höchst merkwürdige Form, den *Limnaeiden* in der Anatomie ähnlich, ohne Deckel, aber mit Kieme, und mit äusserst eigenthümlichen Fühlern, vielleicht den *Amphibolidae* und *Siphonariidae* verwandt, allem Anschein nach phylogenetisch alt und nahe an die Wurzel des Süsswasser-Pulmonatenstammes zu stellen. Die einzige Art ist linksgewunden, bis 39,5 mm. gross; var. *robusta* ist abgebildet.). —

The Journal of Malacology. Oktober 1897. VIII. No. 13. p. 435. Melvill, I. Cosmo, Upon the principles of Nomenclature, and their application to the Genera of recent Mollusca. —

Westerlund, C. Ag., Synopsis Molluscorum extramarinorum regionis palaearcticae. Fasc. I. Genera et Species ex typis *Bulimi* et *Pupae*. Lund 1897. Selbstverlag.

Eine Umarbeitung der Fauna mit lateinischen Diagnosen und sehr zahlreichen Nachträgen. Als Gattungen anerkannt werden unter *Buliminus* *Cylindrus* Fitz und *Sesteria* Bgt., während *Pupa* in 14 Gattungen aufgetheilt wird. Als neu beschrieben werden *Bul. castaneus* von Samarkand p. 10; — *Zebrius malleatus* aus Syrien p. 34; — *Brephulus olympicus* var. *chordatus* angeblich Koktebel, Krim, p. 40; — *Chondrus planilabris* var. *volensis*, Volo, p. 57; — *Ch. anomalus*, Samarkand, p. 61; — *Lauria fagoti*, Gerona, p. 66

Eingegangene Zahlungen:

Clessin, O., Mk. 6.—; Goldfuss, H., Mk. 6.—; Riemenschneider, N., Mk. 6.—; Fürst Salm/Salm, A., Mk. 6.—; Schmidt, W., Mk. 6.—; Westerlund, R., Mk. 6.—; Merkel, D., Mk. 6.—; Strubell, F., Mk. 6.—; Pässler, B., Mk. 6.—; Wiegmann, J., Mk. 6.—; v. Dallatorre, J., Mk. 6.—; Löbbbecke, D., Mk. 6.—; v. Martens, B., Mk. 6.—; Sowerby & Fulton, L., Mk. 12.—; Ponsónby, L., Mk. 6.—; Arndt, B., Mk. 6.—; Krause, B., Mk. 6.—; Naturforschende Gesellschaft, Görlitz, Mk. 6.—; Naturhistorisches Museum, Hamburg, Mk. 12.—; Gysser, S., Mk. 6.—; Baron Rosen, J., Mk. 6.—; Schwefel, C., Mk. 6.—; Roos, F., Mk. 6.—; Metzger, M., Mk. 6.—; Parry, E., Mk. 12.—.

In dem unterzeichneten Verlage erschienen vor
kurzem:

Kobelt, Dr. W., *Land- und Süßwasserkonchylien von
Halmahera, Batjan, Celebes und Nord-Borneo.*
4^o, 76 Seiten. Mit 8 Tafeln Mk. 12.—.

Kükenthal, Prof. Dr. W., *Parasitische Schnecken.* 4^o,
16 Seiten. Mit 3 Tafeln Mk. 3.—

Simroth, Prof. H., *Nachtschnecken* aus dem malay-
ischen Archipel. 4^o, 10 Seiten. Mit 1 Tafel
Mk. 2.—.

Diese drei Arbeiten sind Sonderabzüge aus den
Abhandlungen der Senckenbergischen naturforschenden
Gesellschaft und bilden einen Teil der Wissenschaft-
lichen Ergebnisse der bekannten Forschungs-
reisen Kükenthals in malayischen Archipel.

Verlag von **Moritz Diesterweg** in **Frankfurt a. M.**

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Dreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von **R. Friedländer & Sohn in Berlin** zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittsklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Die Verhältnisszahlen der palaearktischen Najaden II.

Eine Ergänzung zu C. Agh. Westerlund's Fauna der Binnenconchylien
Heft VII.

Von Prof. Dr. O. Boettger.

Im Nachrichtenblatt 1893 pag. 65—79 gab ich seiner Zeit die Verhältnisszahlen der Hauptschalendimensionen bei den palaearktischen Arten der Gattung *Unio* Retz. und und sagte damals, dass die Nothwendigkeit, bei der Bestimmung der Süßwassermuscheln auf die Form und Grösse und deren gegenseitige Verhältnisse und Beziehungen in erster Linie zu achten, mich veranlasst habe, die für die einzelnen Formen der Najaden angegebenen Masse zu Formeln für meinen Privatgebrauch umzurechnen. Ich

habe bis jetzt gezögert, den zweiten Theil dieser Abhandlung, die Berechnung der Margaritanen, Anodonten u. s. w. unsern Lesern anzubieten, da ich über den Werth einer solchen Arbeit immer noch etwas schwankend war. Da ich aber seit jener Zeit bei Bestimmung auch von Anodonten die Wichtigkeit einzusehen Gelegenheit hatte, die solchen Zahlen zu schnellerer Orientierung über eine fragliche Muschelform zukommen kann, habe ich mich entschlossen, auch diesen zweiten Theil der Arbeit in Druck zu geben, in der Absicht, allen Freunden dieser schwierigen Muschelgattungen die nicht unbedeutende Mühe, die Ihnen die Berechnung machen würde, zu ersparen.

Wie in dem ersten Theile dieser Arbeit beziehen sich die im folgenden gegebenen Formeln $1 : x : y$ durchweg auf die Verhältnisse von grösster Tiefe der Doppelschale zu grösster Höhe zu grösster Länge der Schale. Ich schliesse mich in der Reihenfolge und in den benutzten Massangaben eng an die Westerlund'sche Aufzählung an. Nur einzelne Angaben entstammen eigener Beobachtung („Bttgr.“), namentlich da, wo ich sichere Originalstücke meiner Sammlung in grösseren Reihen messen konnte. Die Tiefe (prof.) der Schalen messe ich stets mit dem Tasterzirkel und lese auf dem Massstabe die gefundene Grösse in Millimetern ab, die ich dann den übrigen Ziffern gegenüber als Einheit betrachte. Die Höhe (alt.) und die Länge (long.) dagegen entnehme ich direkt einem eisernen sogen. Schustermasse, das ebenfalls in Millimeter getheilt ist.

II. Gatt. *Pseudodon* Gould (Westerlund VII, pag. 182).

P. opperti Bgt. 1 : 2,00 : 3,00.

„ *rhomboideus* Lea 1 : 2,59 : 3,71.

„ *chantrei* Loc. 1 : 1,79 : 2,63.

„ *churchillianus* Bgt. 1 : 2,25 : 3,15.

III. Gatt. *Margaritana* Schum. (Westerlund VII, pag. 184).

- M. margaritifera* L. 1 : 1,43 : 3,83.
 f. *elongata* Lmk. 1 : 1,67 : 3,93.
 f. *borealis* West. 1 : 1,53—1,96 : 3,60—3,91.
 f. *compressa* West. 1 : 2,00 : 4,00.
 f. *ventricosa* West. 1 : 1,33 : 2,89.
 f. *jetschini* West. 1 : 1,36 : 3,39.
 „ *pyrenaica* Loc. 1 : 1,81 : 3,50,
 1 : 1,78 : 3,51 (von Co. Wicklow,
 Irland. — Bttgr.).
 „ *freytagi* Kob. 1 : 1,74 : 3,42.
 „ *complanata* Sol. 1 : 1,50 : 2,91.
 „ *dahurica* Midd. 1 : 1,88 : 4,02.

IV. Gatt. *Leguminaia* Conr. (Westerlund VII, pag. 187).

- (1) *L. mardinensis* Lea 1 : 1,50—1,62 : 2,54—2,76.
 1 : 1,58 : 3,25 (Clessin).
 „ *euphratica* Bgt. 1 : 2,03 : 3,22.
 „ *wheatleyi* Lea 1 : 1,79 : 2,90.
 „ *chantrei* Loc. 1 : 1,68 : 2,75.
 „ *bourguignati* Loc. 1 : 1,77 : 2,77.
 (2) *L. saulcyi* Bgt. 1 : 1,65 : 3,04.
 „ *michoni* Bgt. 1 : 2,06—2,33 : 2,94—3,33.
 „ *tripolitana* Bgt. 1 : 1,60 : 2,80.
 (3) *L. bonellii* Drt. 1 : 1,80—1,82 : 3,80—3,86.
 „ *crassula* Drt. 1 : 1,75—1,94 : 3,50—3,61.
 „ *depressa* C. Pfr. 1 : 1,94—2,00 : 4,12—4,33.
 1 : 1,88—2,25 : 3,75—4,50 (Kobelt).
 1 : 2,07 : 4,21 (Bourguignat).
 „ *curvata* Rssm. 1 : 1,75—1,87 : 3,00—3,13.
 „ *squamosa* Drt. 1 : 2,00—2,25 : 4,00—4,25.
 „ *truncata* Drt. 1 : 2,08—2,31 : 3,23—3,62.
 „ *servaini* Bgt. 1 : 2,27 : 4,00.
 „ *doriai* Bgt. 1 : 2,03 : 3,94.
 1 : 1,88 : 2,94 (Westerlund).
 „ *gestroi* Bgt. 1 : 2,58 : 4,17.

V. Gatt. *Anodonta* Cuv. (Westerlund VII, pag. 194).

I. Euanodonta West.

- (1) *A. cygnea* L. 1 : 2,00—2,40 : 3,75—4,00.
 „ *eucypha* Bgt. 1 : 1,14—1,47 : 2,57—2,89.
 „ *taurica* Bgt. 1 : 1,72 : 2,63.
 „ *apollonica* Bgt. 1 : 1,69 : 2,66.
 „ *reneana* Pech. 1 : 1,62 : 2,70.
 „ *hecartiana* Loc. 1 : 1,69 : 3,23.
 „ *nevirnensis* Loc. 1 : 1,79 : 2,86.
 „ *gravida* Drt. 1 : 1,45 : 2,55.
 1 : 1,52 : 2,62 (Bourguignat).
 „ *vescoina* Bgt. 1 : 1,03—1,24 : 1,58—1,91.
 f. *mesopotamica* Mouss. 1 : 1,16 : 2,21.
 var. *schlaeflii* Mouss. 1 : 1,28 : 1,75.
 „ *eumorphia* Bgt. 1 : 1,57 : 2,50.
 „ *thiesseae* Bgt. 1 : 1,47 : 2,48.
 „ *callidua* Bgt. 1 : 1,42 : 2,62.
 „ *calderoni* Kob. 1 : 1,97 : 2,88.
- (2) *A. ventricosa* C. Pfr. 1 : 1,59 : 2,88.
 „ *utriculosa* Drt. 1 : 1,14—1,33 : 2,21—2,63.
 „ *cordata* Rssm. 1 : 1,33 : 2,75.
 1 : 1,31 : 2,78 (Bttgr.).
 „ *forchhammeri* Mörch 1 : 1,67 : 3,17.
 „ *anxurensis* Drt. 1 : 1,36—1,56 : 2,91—3,11.
- (3) *A. gallica* Bgt. 1 : 1,33 : 2,72.
 1 : 1,34 : 2,62 (von Charkoff. — Bttgr.).
 „ *blauneri* Drt. 1 : 1,48 : 2,98.
 f. *normalis* Stab. 1 : 1,64—1,68 : 2,86.
 f. *attenuata* Stab. 1 : 1,62 : 3,19.
 „ *stabilei* Drt. 1 : 1,40—1,60 : 3,00.
 „ *litoralis* Drt. 1 : 1,50—1,56 : 2,67—2,75.
 „ *henriquezi* Silva 1 : 1,60 : 2,87—2,95.
 „ *locardi* Bgt. 1 : 2,09 : 3,07.
 f. *major* Bgt. 1 : 1,58 : 3,03.

- f. *curta* Loc. 1 : 1,70 : 3,38.
- A. *charpyi* Loc. 1 : 1,60 : 3,10.
- .. *lirata* Mörch 1 : 1,60 : 3,20.
- (4) A. *grossa* Gallenst. Alt. : long. = 1 : 1,40.
- .. *fragilissima* Cless. 1 : 2,25 : 4,11 (Regensburg).
 1 : 2,00 : 3,57 (Nièvre).
 1 : 2,01 : 3,62 (von Charkoff.
 — Bttgr.).
 1 : 1,67 : 3,21 (Italien).
 1 : 1,81 : 3,26 (Morbihan).
- .. *stataria* Bgt. 1 : 1,78 : 3,38.
- .. *regularis* Morel. Alt. : long. = 1 : 1,59—1,89.
- .. *livronica* Bgt. 1 : 1,66 : 3,41.
- .. *macrostena* Serv. 1 : 1,34 : 2,93.
- .. *josei* Silva 1 : 1,63 : 2,77.
- .. *enhydra* Silva 1 : 1,75 : 3,19.
- .. *cypha* Serv. 1 : 1,70 : 3,27.
- (5) A. *cystoptychia* Bgt. 1 : 1,37 : 3,10.
- .. *gastroda* Bgt. 1 : 1,15 : 2,51.
 1 : 1,18 : 2,43 (von Lehnhaus,
 Schlesien. — Bttgr.).
- .. *nefaria* Serv. 1 : 1,42 : 2,72.
- .. *doriana* Bgt. 1 : 1,44 : 2,89.
- (6) A. *arenaria* Schröt. 1 : 1,50—1,56 : 3,22—3,30.
- .. *cellensis* Gmel. 1 : 1,27—1,67 : 2,73—3,67.
- f. *vasta* West. 1 : 1,17 : 2,67.
- f. *acuta* West. 1 : 1,67 : 3,50.
- f. *firma* West. 1 : 1,63 : 3,13.
- f. *gracilis* West. 1 : 1,71 : 3,71.
- f. *ampla* West. 1 : 1,50 : 2,90.
- f. *herbea* West. 1 : 1,43 : 2,86.
- f. *tenella* West. 1 : 1,44 : 3,06.
- f. *tenera* West. 1 : 2,00 : 4,00.
- f. *erosa* West. 1 : 1,86 : 3,50.

- f. *pallida* West. 1 : 1,79 : 3,21.
f. *coacta* West. 1 : 1,50 : 2,67.
- A. *anserirostris* Kstr. 1 : 1,39—1,67 : 2,36—2,83.
Alt. : long. = 1 : 2,08 (Mörch).
.. *saintsimoniana* Bgt. 1 : 1,92—2,00 : 3,65—3,82.
.. *fagoti* Bgt. 1 : 1,79 : 3,57.
.. *oblonga* Mill. 1 : 1,67—1,74 : 3,15—3,83.
.. *delpretei* Bgt. 1 : 1,82—2,00 : 2,88—3,40.
.. *cariosa* Kstr. 1 : 1,66—2,00 : 3,57—4,00.
.. *nansoutyana* Bgt. 1 : 1,86 : 3,79.
.. *moulinsiana* Dup. 1 : 1,80—2,00 : 3,60—3,75.
.. *ranarium* Morel. Alt. : long. = 1 : 2,00.
.. *rhodani* Bgt. 1 : 2,05 : 3,48.
.. *arvernica* Bgt. 1 : 1,89 : 3,39.
.. *threpetesta* Loc. 1 : 1,88 : 3,42.
.. f. *minor* Loc. 1 : 1,77—2,17 : 3,18—3,89.
.. *tuberculata* Silva 1 : 1,79 : 3,27.
.. *epipedacra* Serv. 1 : 2,00 : 3,58.
.. *brevirostris* Pini 1 : 1,97—2,00 : 3,42—3,50.
.. *isseli* Bgt. 1 : 1,63 : 2,91.
.. *nocturna* Serv. 1 : 1,89 : 3,07.
.. *quadrangulata* Serv. 1 : 1,92 : 3,50.
- (7) A. *ellipsopsis* Bgt. 1 : 2,26 : 3,78.
.. f. *minor* Bgt. 1 : 2,00 : 3,13.
.. f. *major* Bgt. 1 : 1,90 : 3,71.
.. *ressmanni* Bgt. 1 : 1,93 : 3,67.
.. *siliqua* Kstr. 1 : 2,00 : 4,20.
.. *tritonum* Bgt. 1 : 1,80 : 2,96.
.. *antorida* Bgt. 1 : 1,72 : 3,14.
.. *eupelina* Serv. 1 : 2,11 : 3,72.
.. *antinoriana* Bgt. 1 : 1,97 : 3,34.
- (8) A. *glyca* Bgt. 1 : 1,65 : 2,90.
.. *glycella* Bgt. 1 : 1,80 : 3,03.
.. f. *minor* Loc. 1 : 1,61 : 2,86.

- A. doei* Bgt. 1 : 1,82 : 3,18.
 „ *lacuum* Bgt. 1 : 1,67—1,80 : 3,33—3,52.
 f. minor Loc. 1 : 1,79 : 3,00.
 „ *spathuliformis* Loc. 1 : 1,58 : 2,92.
 „ *impura* Serv. 1 : 1,56 : 2,70.
 „ *bythia* Schröd. 1 : 1,58 : 2,76.
 „ *calara* Serv. 1 : 1,85 : 3,15.
 (9) „ *gallandi* Bgt. 1 : 1,81 : 3,39.
 „ *mahometana* Bgt. 1 : 1,57 : 2,90.
 „ *tchernaica* Bgt. 1 : 1,42 : 2,97.
 (10) *A. ectina* Bgt. 1 : 2,16 : 3,95.
 „ *crimeana* Bgt. 1 : 1,97 : 3,84.
 „ *byzantina* Drt. 1 : 1,40—1,48 : 3,00—3,15.
 (11) *A. macilenta* Morel. Alt. : long. = 1 : 1,90—2,22.
 Alt. : long. = 1 : 1,74 (Servain).
 „ *martorelli* Serv. 1 : 1,55 : 2,82.
 „ *baetica* Kob. 1 : 1,46 : 2,50.
 „ *submacilenta* Serv. 1 : 1,31 : 2,59.
 „ *penchinati* Bgt. 1 : 1,48 : 2,50.
 „ *virinata* Serv. 1 : 1,57 : 2,79.
 „ *melinia* Bgt. 1 : 1,66—1,87 : 2,86—3,10.
 1 : 1,72 : 3,13 (Fig.).
 „ *castroi* Bgt. 1 : 1,83 : 3,17.
 „ *castropsis* Bgt. 1 : 1,91 : 3,39.
 „ *telmoeca* Serv. 1 : 1,41 : 2,76.
 „ *maganica* Serv. 1 : 1,64 : 3,12.
 (12) *A. adamii* Bgt. 1 : 1,71 : 3,06.
 „ *debettana* Gredl. 1 : 1,50—1,67 : 2,77—3,00.
 1 : 1,67 : 2,81 (aus dem
 Val Ledro. — Bttgr.).
 „ *leprosa* Drt. 1 : 1,41—1,58 : 2,97—3,03.
 „ *padana* Drt. 1 : 1,88—2,00 : 3,13—3,67.
 „ *pinii* Drt. 1 : 1,52 : 2,67—2,81.
 „ *ambrosiana* Adami 1 : 1,29—1,76 : 3,19—3,44.

- (22) *A. scaldiana* Dup. 1 : 1,49 : 2,57.
 „ *serbica* Bgt. 1 : 2,04 : 3,12.
 „ *loroisi* Bgt. 1 : 2,05 : 3,42.
 „ *rhynchota* Serv. 1 : 1,75 : 3,11.
 „ *convexa* Drt. 1 : 1,69—2,00 : 2,77—3,10.
 „ *alseria* Drt. 1 : 1,43—1,50 : 2,67—2,86.
 „ *tremula* Drt. 1 : 1,67—1,72 : 2,97—3,00.
- (23) *A. krapinensis* Bgt. 1 : 1,96 : 3,44.
 „ *aeschmopsis* Bgt. 1 : 1,70 : 3,27.
 „ *pilariana* Bgt. 1 : 1,78 : 3,15.
 „ *rayi* Dup. 1 : 2,00—2,67 : 3,20—4,67.
 „ *danica* Bgt. Alt. : long. = 1 : 1,80.
 „ *anatina* L. 1 : 1,60 : 3,00.
 1 : 1,62 : 2,93 (von Lehnsburg, Schlesien.
 — Bttgr.).
 „ *tenella* Kstr. 1 : 1,67—1,85 : 3,33—3,50.
 „ *elodaea* Pech. 1 : 1,79 : 3,25.
 „ *rayopsis* Serv. 1 : 2,40 : 3,67.
 „ *palustris* Pini 1 : 1,58—1,67 : 2,71—2,86.
- (24) *A. lusitana* Morel. Alt. : long. = 1 : 2,11.
 „ *bourguignati* Mab. 1 : 2,22 : 3,56.
 „ *ruvida* Bgt. 1 : 2,10 : 3,13.
 „ *camurina* Pech. 1 : 2,04 : 3,09.
 „ *ruvidella* Serv. 1 : 2,14 : 3,10.
- (25) *A. glabra* Bgt. 1 : 1,93 : 3,15.
 „ *subluxata* Kstr. ♂ 1 : 2,10—2,20 : 3,75.
 ♀ 1 : 1,62—2,00 : 2,88—3,41.
 „ *idrina* Spin. 1 : 1,83 : 3,26.
 „ *benacensis* Gredl. 1 : 2,00—2,06 : 2,78—3,00.
 „ *westerlundi* Bgt. 1 : 1,90 : 3,14.
 „ *ogerieni* Bgt. Alt. : long. = 1 : 1,59.
 „ *duregica* Serv. 1 : 2,17 : 3,22.
 „ *ostiarica* Drt. 1 : 2,23 : 3,83.
 „ *georgina* Drt. 1 : 1,57 : 2,86.

- (26) *A. ervica* Bgt. 1 : 1,45 : 2,93.
 „ *curisiana* Bgt. 1 : 1,56 : 2,80.
 „ *potiezi* Bgt. 1 : 1,50—1,67 : 2,50.
 „ *klecaki* Drt. 1 : 1,75 : 3,00.
 „ *acallia* Bgt. 1 : 2,00 : 3,44.
 „ *illota* Bgt. 1 : 2,00 : 3,27.
 „ *lortetiana* Loc. 1 : 1,75 : 3,00.
 „ *exulcerata* Porrò 1 : 1,94—2,10 : 3,33—4,00.
 „ *ovula* Serv. 1 : 1,65 : 2,96.
- (27) *A. arealis* Kstr. 1 : 2,35 : 4,00.
 „ *subarealis* Bgt. 1 : 1,83—2,33 : 2,33—3,33.
 „ *moerchiana* Cless. 1 : 1,69 : 2,43.
 „ *maculata* Bgt. Alt. : long. = 1 : 1,71.
 1 : 1,88—2,25 : 3,33—3,50 (Bourguignat).
 1 : 1,96 : 3,13 (aus dem Salzigen See bei
 Halle. — Bttgr.).
 „ *gibbosa* West. 1 : 1,30 : 2,17.
 „ *clessini* Bgt. 1 : 1,59—1,74 : 2,50—2,61.
 „ *codiella* Bgt. 1 : 1,77 : 2,40.
 „ *perlora* Schroed. 1 : 1,81 : 2,88.
 1 : 1,82 : 2,89 (Saale bei Halle.
 — Bttgr.).
 „ *codopsis* Serv. 1 : 1,84 : 2,79.
 „ *paupercula* Drt. 1 : 1,65—1,67 : 2,76—2,78.
 „ *cristata* Drt. 1 : 2,25 : 3,50—3,75.
 1 : 2,50 : 3,56 (Kobelt).
 „ *nymphigena* Drt. 1 : 2,61 : 3,70.
 „ *dealbata* Drt. 1 : 2,50 : 4,50.
- (28) *A. carotae* Bgt. 1 : 2,02 : 3,55.
 „ *eunotaea* Bgt. 1 : 2,20 : 3,40.
 „ *abbreviata* Brot 1 : 1,96 : 3,04.
 1 : 1,57 : 2,35 (Bourguignat).
 „ *illuviosa* Bgt. 1 : 1,38 : 2,38.
 „ *fallax* Colb. 1 : 1,74 : 2,96.

- A. assimilis* Gallenst. Alt. : long. = 1 : 1,67—1,83.
 „ *fuscata* Gallenst. Alt. : long = 1 : 1,40.
 (32) *A. picardi* Bgt. 1 : 1,71 : 2,71.
 „ *journei* Bgt. 1 : 1,71 : 3,04.
 1 : 1,72 : 2,95 (aus dem Salzigen See
 bei Halle. — Bttgr.).
 „ *journeopsis* Schroed. 1 : 1,55 : 2,78.
 1 : 1,56 : 2,87 (Saale bei
 Halle. — Bttgr.).
 „ *dubreili* Serv. 1 : 1,61 : 2,56.
 „ *monterosatoi* Bgt. 1 : 1,50 : 2,63.
 „ *maritzana* Bgt. 1 : 1,77 : 3,18.
 „ *sequanica* Loc. 1 : 1,82 : 2,76.
 „ *georgei* Loc. 1 : 2,04 : 3,21.
 „ *borboroica* Loc. 1 : 1,66 : 2,79.
 „ *cypholena* Serv. 1 : 1,47 : 2,51.
 „ *parmata* Drt. 1 : 1,67 : 2,62.
 „ *wimmeri* Drt. 1 : 1,91 : 3,03—3,33.
 „ *dokici* Drt. 1 : 2,25 : 3,75.
 „ *francofurtana* Serv. 1 : 1,67 : 2,67.
 „ *alsterica* Serv. 1 : 1,72 : 2,41.
 (33) *A. piscinalis* Nilss. 1 : 1,76 : 2,95.
 1 : 1,78 : 3,08 (von Wien. — Bttgr.).
 „ *opalina* Kstr. 1 : 1,57 : 2,84.
 1 : 1,56—1,68 : 2,71—2,87 (Bttgr.).
 1 : 2,23 : 3,67 (Drouet).
 „ *savica* Bgt. 1 : 1,44—1,67 : 2,60—2,78.
 „ *kickxi* Colb. 1 : 1,61 : 2,80.
 „ *ilysoeca* Bgt. 1 : 1,85 : 2,91.
 „ *scaphidella* Bgt. 1 : 1,67 : 2,79.
 „ *resima* Bgt. 1 : 1,64 : 2,67.
 „ *falcata* Drt. 1 : 1,72 : 3,44.
 „ *aristidis* Bgt. 1 : 1,75 : 2,80.
 „ *ramburi* Bgt. 1 : 1,76 : 2,97.

- A. radiata* Müll. Alt. : long. = 1 : 1,75—1,88.
„ *spuria* Moersch Alt. : long. = 1 : 1,75.

2. Pseudanodonta Bgt.

- (1) *A. praeclara* Bgt. 1 : 2,83 : 4,58.
„ *letourneuxi* Bgt. 1 : 3,30 : 4,85.
„ *danubialis* Bgt. 1 : 2,63 : 4,26.
„ *penchinati* Bgt. 1 : 2,74 : 4,22.
„ *mecyna* Bgt. 1 : 2,95 : 5,15.
„ *complanata* Rssm. 1 : 1,89—2,35 : 3,78—4,10.
„ *pachyprocta* Borch. 1 : 1,94 : 3,33.
„ *fusiformis* Borch. 1 : 2,10—2,33 : 3,50—3,89.
„ *grateloupiana* Gass. 1 : 2,50 : 4,40.
 var. *globosa* Gass. 1 : 1,80 : 2,88.
„ *normandi* Dup. 1 : 2,67—3,00 : 4,67—6,50.
„ *servaini* Loc. 1 : 1,75 : 3,46.
- (2) *A. panciei* Bgt. 1 : 3,15 : 4,95.
„ *scrupea* Bgt. 1 : 2,48 : 3,91.
„ *berlani* Bgt. 1 : 2,59 : 4,12.
- (3) *A. rossmaessleri* Bgt. 1 : 3,16 : 4,90.
„ *ellipsiformis* Bgt. 1 : 3,13 : 5,00.
„ *nordenskiöldi* Bgt. 1 : 1,94 : 3,61.
- (4) *A. tanousi* Bgt. 1 : 2,42 : 4,21.
„ *kletti* Rssm. 1 : 2,00 : 3,42.
 1 : 1,88—2,00 : 3,75—4,00 (Borcherding).
„ *rayi* Bgt. 1 : 2,32 : 3,95.
 1 : 1,83 : 3,33 (Borcherding).
„ *elongata* Hol. 1 : 1,65 : 3,40.
„ *microptera* Borch. 1 : 2,13 : 3,87.
„ *ligerica* Bgt. 1 : 2,47 : 4,20.
„ *dorsuosa* Drt. 1 : 1,60—1,73 : 3,20—3,27.
 1 : 1,57 : 2,97 (Bourguignat).
„ *locardi* Cout. 1 : 1,79 : 3,50.
„ *arasiana* Loc. 1 : 1,76 : 3,16.
„ *middendorffi* Siem. 1 : 1,75—1,88 : 3,50—3,53.

3. Colletopterum Bgt.

- (1) *A. letourneuxi* Bgt. 1 : 2,80 : 3,67.
(2) *A. praeclara* Bgt. 1 : 2,46 : 3,17.
,, *eximia* Bgt. 1 : 2,02 : 2,91.
,, *-tanousi* Bgt. 1 : 2,26 : 3,05.

VI. Gatt. *Mutela* Scop. (Westerlund VII, pag. 311).

- M. plicata* Mts. 1 : 1,92 : 5,58.
,, *angustata* Sow. 1 : 1,26 : 3,63.
,, *rostrata* Rang. 1 : 1,47—1,62 : 4,00—4,94.
,, *nilotica* Fér. 1 : 1,43 : 3,67.
1 : 1,68 : 3,88 (Jickeli).

VII. Gatt. *Spatha* Lea (Westerlund VII, pag. 313).

- S. caillaudi* Mts. 1 : 1,74—1,92 : 2,78—3,04.

VIII. Gatt. *Jolya* Bourgt. (Westerlund VII, pag. 314).

- J. letourneuxi* Bgt. 1 : 1,60 : 3,80.

IX. Gatt. *Aetheria* Woodw. (Westerlund VII, pag. 315).

- (1) *A. caillaudi* Fér. Alt. : long. = 1 : 1,00.
(2) *A. tubifera* Sow. Alt. : long. = 1 : 1,47—1,57.
(3) *A. petrettinii* Bgt. 1 : 3,75 : 4,17.
,, *letourneuxi* Bgt. 1 : 2,00—2,33 : 3,00.

Zur Molluskenfauna von Curland.

Von

Pastor Ricklefs, in Minsin, Amt Jever.

Vor langen Jahren, im Jahre 1870, habe ich mich in Spahren, 4 Werst vom Usmaiten-See als Hauslehrer aufgehalten und den Mittelpunkt dieses Gutes nach Schnecken abgesucht. Ich habe gefunden:

Paludina contecta Mill.

Bithynia tentaculata L.

— *Leachii* Shepp., am Einfluss des Baches in den Gulmsee.

Valvata piscinalis Müll., subfossil.

— *cristata* Müll., bei Mehring.

Vitrina pellucida Müll., vielleicht var.

Hyalina pura Ald., am Teich im Hausgarten.

— — var. *viridula* Mke., daselbst im Baumschatten.

Conulus fulvus Drp., Hausgarten.

Zonitoides nitidus Müll.

Vallonia costata Müll.

— *pulchella* Müll.

Trichia hispida L.

Cionella lubrica Müll.

Pupa muscorum var. *pratensis* Cless, am Gartenteich,
nur in den Morgenstunden zu finden.

Limnaea ampla Hartm., im Gulmsee.

— *ovata* Drp.

— *peregra* Müll.

— *stagnalis* L.

— *palustris* Müll.

— — var. *fusca* Pfr.

Amphipeplea glutinosa Müll., im Bullsee, gross und
bräunlich.

Physa fontinalis L.

Planorbis corneus L.

— *carinatus* Müll.

— *marginatus* Drp.

— *rotundatus* Poiret.

— *contortus* L., im Hausbach.

Sphaerium corneum L.

— — var. *nucleus* Stud. Gartenteich beim Haus.

Pisidium amnicum Müll. Haussee.

— *pulchellum* Jen. Hausbach.

Unio pictorum L. Haussee.

Anodonta anatina L. daselbst an Schilfstellen.

Ausserdem eine *Succinea* aus dem Formenkreise der *S. putris*, junge Exemplare mit Gletscherflöhen zusammen auf dem Eis des Haussees in Wassertümpeln.

Leider war ich zu unerfahren, um die grosse Formenmannigfaltigkeit der *L. stagnalis* zu würdigen und demgemäss zu sammeln. Auch habe ich die zu Tage tretenden Quellen mit ihrer Brunnenkresse nicht untersucht.

Literaturbericht.

Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia 1897 p. I.

p. 20. Pilsbry, Henry A., the Affinities of the Floridian Miocene Land Shells. Die fossilen Heliciden gehören sammtlich zu ausgesprochen westindischen Typen, die Helices zu *Plagiptycha* und *Pleurodonta*, die *Bulimus* zu einer neuen Gruppen *Hyperaulax* von *Bulinulus*, deren einziger überlebender Vertreter *Bul. ridleyi* Smith von Fernando Noronha ist.

p. 18. Pilsbry, Henry A., Descriptions of new South American *Bulinuli* (*Bul. rushii* von Maldonato, Uruguay; *Bul. gorritiensis* von ebenda; — *Bul. corumbaënsis* = *amoëus* Bonn nec Pfr. aus Matto Grosso; — *Bul. angrandiensis* = *radiatus* Morel. nec Brug. aus Peru; — *Bul. pachys* von Bahia; — *Bul. chrysaloides* von Martinique; — *B. glyptocephalus* von Peru; — *Bul. sarcochrous* von Peru; — *Bul. (Neopetraeus) filiola* von Peru).

Martens, Ed. von, Conchologische Miscellen I. In *Archiv f. Naturg.* 1897 p. 35—46 t. 6—9.

Gibt die Abbildungen folgender schon früher beschriebener Arten: *Aerope beyrichi* t. 6 fig. 1—3, Pondoland; — *Dorcasia cernua* t. 7 f. 8—10, Gross Namaland; — *Dorc. coagulum* t. 7 f. 11—15, ebenda; — *Pella namaquana* t. 7 f. 1—4, Klein Namaland; — *Sculptaria retisculpta* t. 7 f. 5—7, Damaraland; — *Helix heltneriana* n. p. 40 t. 7 fig. 15—17, Peru; — *Papuina wiegmanni* n. p. 41 t. 8 fig. 1—4, Salomonen, Tuom; — *Pap. nãso* t. 8 fig. 7—8, Taburí an der Astrolabe — Bai; — *P.*

heimburgi var. finschi n. p. 43 t. 8 fig. 5—6. Neu Britannien;
— Taf. 9 enthält die Anatomie von *Calycia crystallina* Rve.

Westerlund, C. Ag., Beiträge zur Molluskenfauna Russlands.

Nach Sammlungen des Zoologischen Museums der
Kaiserlichen Akademie der Wissenschaften in Peters-
burg. Abdr. aus Ann. Mus. Zool. 1897.

Chlathropodium (n. gen.) vitrinaeforme, vitrinenartig, ohne Mantel-
anhang, die Sohle durch feine Längs- und Querfurchen ge-
gittert; *Lagodusi* bei Tiflis p. 117; — *Vitrea viridis*, Berg Jl,
Caucasus p. 118; — *Polita siraphora*, Nachitschevan bei Erivan,
p. 118; — *Chilanonon* n. subg. für die zu *Petasia* gerechneten,
Sibirier p. 119; — *Chil. sibirica*, Kultuk am Baikal, p. 119;
Trichia verna, Irkutsk p. 119; — *Tr. podolica*, Podolien p. 120;
— *Tr. annexa*, Irkutsk p. 120; — *Tr. czekanowskii*, Irkutsk.
p. 121; — *Tr. eutheta*, Amur, p. 121; — *Tr. nothra*, Caucasus
p. 122; — *Campylaea ussuriensis*, Ussuri, p. 122 (wohl den
nordehinesischen Gruppe nangehörig, sicher keine *Campylaea*); —
Pomatia intermissa, Caucasus, p. 123; — *Claus. (Euxina) bale-*
opsis, Aschischbok p. 123; — *Eux. somchetica* var. *dissophya*,
Berg Jl p. 124; — *Serrulina signifera*, Lagodachi bei Tiflis,
p. 124; — *Carychium sibiricum*, Amurland, p. 124; — *Limnaea*
ovata var. *aberrans*, Kamtschatka, p. 125; — *L. palustris* var.
liogyra, Ussurigebiet p. 125; *Planorbis caucasicus*, Caucasus p. 125;
— *Pl. vortex* var. *carinea*, Gouv. Perm, p. 126; — *Pl. (Gyraulus)*
rapidus, Sibirien, p. 126; — *Gyr. foveolatus*, Weisses Meer p. 126;
— *Gyr. lentus*, Sibirien p. 127; — *Gyr. kamtschaticus*, Kamt-
schatka, p. 127; — *Plan. (Armiger) baicalensis*, Baikalsee, p. 127;
— *Cyclostoma hyrcanum* var. *distans*, Caucasus, p. 128; —
Baicalia nodosa, Baikalsee, p. 128; — *Elna gravis* var.
borealis, Sibirien, p. 129; — *Valvata brandti*, Goktschasee, p. 129;
— *V. confusa*, Sibirien, p. 130; — *Sphaerium asiaticum* var.
caperatum, Sibirien, p. 130; — *Sph. levinodis* var. *radiatum*,
Tomsk, p. 131; — *Pisidium dilatatum*, Olenek, Sibirien, p. 131;
— *Unio schrencki*, Amur, p. 134, — *U. abbreviatus*, Amur,
p. 132. In einem Anhang werden die Citate der älteren Autoren
über Sibirien berichtet und revidirt. Es folgen dann noch als
n. sp. *Levantina placida* von Ordubad, p. 140; — *Mentissa*
canalifera var. *commoda* aus der Krim p. 141; — *Limnaea*
arctica, Semipalatinsk, p. 142; — *Gyr. granulatus*, *ibid.*, p. 142; —
Bythina costulata, Peipus-See, p. 142; — *Digyreidum persicum*,
Seistan, p. 143. —

Westerlund, C. Ag., Synopsis molluscorum extramarinorum Scandinaviae (Sueciae, Norvegiae, Daniae et Fenniae). Aus Acta Societatis pro Flora et Fauna Fennica XIII. No. 7.

Enthält die vollständige Aufzählung der skandinavischen Fauna nach dem heutigen Standpunkt des Verfassers. Als neu beschrieben werden *Vitrina holmensis* p. 33, Stockholm; — *Hyalina angulata*, Kopenhagen, p. 36; — *Trichia corasia*, Oeland, p. 50; — *Alaea dicaea*, Södermanland, p. 64; — *Al. gemma* *ibid.*, p. 65; — *Al. cremia*, Medelpad, p. 67; — *Al. callista* Södermanland, p. 72; — *Succinea borealis*, Jemtland, p. 89; — *Planorbis cryptomphalus*, Kopenhagen p. 113; — *Pl. correctus*, Finland, p. 123; — *Pl. cochlearis*, Jemtland, p. 124; — *Pl. gelidus*, Skane, p. 124; — *Ancylus danicus*, Jutland, p. 126; — *Valvata lilljeborgi*, Upsala, p. 137; — *Unio barys*, *nom. nov.* für *U. pseudolitoralis* Cless.;

Journal de Conchyliologie. Vol. XLV. No. 2.

- p. 89. Hervier, J., Descriptions d'espèces nouvelles de Mollusques provenant de l'Archipel de la Nouvelle Calédonie (suite). Bringt die Abbildungen der im vorigen Band beschriebenen Arten.
- p. 122. Drouët, H., Unionidae nouveaux ou peu connus. — Neu *Unio valens*, Troyes; — *U. multizonatus*, Dänemark; — *Anodonta nitidovirens*, Livland; — *An. redacta*, Livland, Dänemark; — *Pseudanodonta acutalis*, Dalekarlien.
- p. 136. Mayer-Eymar, C., Descriptions de Coquilles fossiles des terrains tertiaires supérieurs. — Neu *Gastrana corbiformis*, *dujardini*, *bombycoïdes*, *rhynchaena*; *Tellina deydieri*, *escoffierae*, *fastigata*, *gallensis*; *Ficula callomacensis*; *Oliva benoisti*, *brevispira*, *Columbella saccoi*.

Dall, William H. Notice on some new or interesting species of shells from British Columbia and the adjacent region. In Natural History Society of British Columbia. Bulletin No. 2.

Neu *Crenella columbiana* p. 4 t. 1 fig. 3—5; — *Cr. leana* p. 4 t. 1 fig. 6—7; — *Cr. japonica* p. 5 t. 1 fig. 2; — *Modiolaria taylori* p. 5 t. 1 fig. 17—18; — *Mod. seminuda* p. 5 t. 1 fig. 1; — *Nucula carlottensis* p. 6 t. 5 fig. 15—16; — *Leda extenuata*

p. 8 t. 2, fig. 2; — *Yoldia ensifera* p. 9 t. 2 fig. 4; — *Y. martyria* p. 9 t. 2 fig. 15; — *Malletia faba* p. 10 t. 2 fig. 10; — *M. gibbsii* p. 10 t. 2 fig. 14; — *M. pacifica* p. 11 t. 2 f. 11; — *M. (Tindaria) kennerlyi* p. 11 t. 2 fig. 9; — *Macoma inflatula* p. 11 t. 2 fig. 19—20; — *Mac. liotricha* p. 12 t. 1 fig. 21; — *Cadulus hepburni* p. 12 t. 1 fig. 13; — *C. tolmiei* p. 13 t. 1 fig. 8; — *Cythara victoriana* p. 13 t. 1 fig. 9; — *Turbonilla (Mumiola) tenuis* p. 13 t. 1 fig. 10; — *Miralda inflecta* p. 14; — *Rissoina newcombei* p. 14 t. 1 fig. 12; — *Molleria quadrae* p. 15 t. 1 fig. 14, — *Eucosmia lurida* p. 15, t. 1 fig. 11. — Ausserdem sind zum ersten Mal abgebildet *Leda fossa* Baird t. 2 fig. 3—13; — *L. cellulita* Dall t. 2 fig. 5—7; — *L. conceptionis* Dall t. 2 fig. 1; — *L. leonina* Dall t. fig. 12.

Proceedings of the Malacological Society of London Vol. II
No. 6.

- p. 242. Kennard A. S. and B. B. Woodward, Mollusca of English Cave Deposits. Es sind jetzt im Ganzen 29 Arten aus den englischen Höhlen bekannt; von besonderem Interesse sind *Cyclostoma elegans*, *Helix umbrosa* Partsch, welche der Abbildung nach allerdings von der alpinen Form erheblich abzuweichen scheint, da sie deutlich kantig ist, und *Hyalina helvetica* Blum, mit welcher nach Westerlund die englische *glabra* identisch ist. Die meisten Arten sind in den Höhlen erheblich grösser, als heute.
- p. 245. Suter, H., a Revision of the New Zealand Athoracophoridae. Acht Arten werden anerkannt; neu *Ath. dendyi*; für *Ath. marmoratus* Sinroth wird die neue Untergattung *Amphikonophora* errichtet. *Janella maculata* Colle ist = *Ath. bitentaculatus* Quoy.
- p. 258. Suter, H., the Land Mollusca of Stewart Island. — 9 neuseeländische und 2 endemische Arten. Neu *Endodonta sterkiana* var. *reftionensis* und *Prixnathus phrynia* v. *major*.
- p. 260. Suter, H., Revision of the New Zealand Trochidae. Neu *Trochus appressus* var. *dunedinensis* p. 261; — *Cantharidus sanguineus* v. *elongata* p. 272; — *Gibbula micans* p. 279, fig.: —
- p. 284. Suter H., Notes on some New Zealand Flammulina, with the description of *Fl. ponsonbyi* n. (mit Figur).
- p. 286. Smith, Edgar A., Descriptions of new species of Land-Shells from New Guinea and neighbouring Islands — Neu *Rhytida trobriandensis* p. 287 t. 17 fig. 1—3, Trobriand Isl.; — *Macrochlamys dohertyi* p. 287 t. 17 fig. 4—6, Andai; — *Hemiplecta andaiensis* p. 287 t. 17 fig. 7—8, Andai; — *Chloritis fusco-*

- purpurea p. 288 t. 17 fig. 12—14, Woodlark Ins.; — *Papuina* rufo- purpurea p. 288 t. 17 fig. 9; — *P. molesta* p. 289 t. 17 fig. 10 11 Andai; — *P. papuana* p. 289 t. 17 fig. 15, Andai; — *Truncatella gracilentata* p. 289 t. 17 fig. 16 17 Andai. —
- p. 291. Melvill, J. Cosmo and J. H. Ponsonby, Description of *Achatina studleyi* n. from Old Calabar, W. Afrika (Holzschnitt). —
- p. 292. Melvill, J. Cosmo, Description of *Plecostrema sykesii* n. cop. from Karachi. (Holzschnitt). —
- p. 293. Collinge, Walter E., on a further collection of slugs from the Hawaiian or Sandwichs- Islands. — *Neu Amalia babori* und *Agriolimax bevnoti*. —
- p. 298. Sykes, E. R., Preliminary diagnoses of new species of non-marine Mollusca from the Hawaiian Islands. — *Neu Vitrea molokaiensis*, *V. lanaiensis*, *Kaliella Konaensis*, *Succinea Konaensis*. —

Martens, Ed. von. Conchologische Miscellen II. Mit Tafel XV—XVII. In Archiv für Naturgeschichte 1897. —

Omogymna n. subg. *Olivae* für *paxillus* Rve. und *paniculata* Ducl. wo die äusserste Schalenschicht auf der letzten Windung oben schief abschneidet. — *Agaronia hiatula* var. *maltzani* p. 162 t. 15 fig. 9, 10, Rufisque; var. *maculifera* p. 163, Westafrika; — *Ag. testacea* var. *griseo-alba* p. 164 t. 15 fig. 18, 19 Mexiko, Costarica; var. *philippii* p. 105 t. 15 f. 13, 14, nebst mut. *angularis* und mut. *candida*, Westküste von Südamerika; — *Ancillaria hilgendorffi* p. 167 t. 16 fig. 26—27, Japan; — *Columbella terpsichore* var. *Kieneri* p. 108, Polynesien; — *Col. japonica* p. 170 t. 16 fig. 6 = *californica* Kob.; — *Col. brasiliana* p. 171 t. 16 fig. 10, Brasilien; — *Col. oerstedti* p. 172 t. 16 fig. 11, Westamerika; — *Nassa camelus* p. 173 t. 16 fig. 15—17. Neu Britannien; — *Lippistes rollei* p. 174 t. 16 fig. 21, 22, Japan; — *Laciniorbis* n. gen. für *Adeorbis fimbriatus* Mrts. t. 16 fig. 19, 20, 23, Neu Guinea; — *Voluta hilgendorfi* p. 176 t. 17 fig. 1, Japan; — *Vol. (Ternivoluta) studeri* p. 177 t. 17 fig. 2 = *Psephaea concinna* Mrts. olim, nec Brod. — *Mitra semigranosa* p. 178 t. 16 fig. 24, 25, Westküste von Südamerika.

Watson, the Rev. Robert Boog, on the marine mollusca of Madeira, with Descriptions of thirty-five new species, and an Index List of all the Known Sea-dwelling Species

of that Island. In Linnean Societys Journal, Zoology vol. XXVI. With. pl. 19—20.

Zusammen 382 Arten, davon 35 neu: *Cyclina spreta* t. 18 fig. 1; — *Amphisphyræ flava* fig. 2; — *Philine complanata* fig. 3; — *Ph. trachyostraca* fig. 4; — *Ph. desmotis* fig. 5; — *Doridium maderense* fig. 7; — *Pleurobranchus dautzenbergi* fig. 8; — *Pl. lowei* fig. 9; — *Nassa antiquata* fig. 10; — *Ocenebra medicago* fig. 11; — *Trophon lowei* fig. 12; — *Bittium depauperatum* fig. 13; — *B. incile* fig. 14; — *Caecum atlantidis* fig. 15; — *Natica furva* fig. 16; — *Scalaria rhyssa* fig. 17; — *Sc. aspera* fig. 18; — *Sc. fischeri* fig. 19; — *Sc. smithii* fig. 20; — *Ciclis vitrea* t. 20 fig. 21; — *Acl. trilineata* fig. 22; — *Eulima fulva* fig. 24; — *Eul. sordida* fig. 25; — *Eul. badia* fig. 26; — *Eul. raphium* fig. 27; — *Eul. trunca* fig. 28; — *Eul. inconspicua* fig. 29; — *Odostomia omphaloëssa* fig. 30; — *Od. undata* fig. 31; — *Schismope depressa* fig. 32; — *Montacuta triangularis* fig. 33; — *Coralliophaga johnsoni* fig. 34; — *Teredo dalli* fig. 35. —

Friedel, Ernst, die Weichthiere des Müggelsees bei Berlin.
In Zeitschr. f. Fischerei 1897 Heft 3.—

Keine neue Form. Von Interesse sind genauere Angaben über das Vorkommen von *Lithoglyphus*.

Kükenthal, W., Parasitische Schnecken In Abh. Senckenb. naturf. Gesellschaft Nv. 24 H. 1. Mit 3 Tafeln. Frankfurt 1897.

Besprochen werden *Mucronalia eburnea* Desh., *Mucronalia* sp. ind., *Stilifer celebensis* n., *Thyca pellucida* n., *Th. crystallina* Gld., *Hipponyx australis* Quoy. Sie gehören zu zwei verschiedenen Formenkreisen; der eine führt von *Eulima* über *Mucronalia* zu *Stilifer*, der andere schliesst sich an *Capulus* und *Hipponyx* an.

Böttger, Prof. Dr. O., zur Kenntniss der Fauna der Mittelmiocänen Schichten von Kostej im Banat. In Verh. Siebenb. Verein für Naturw. vol. 46. 1896.

Die Gesamtzahl der von Kostej bekannten Arten wird um 110 vermehrt. Davon sind neu: *Scalaria Kimakoviczi* p. 53; — *Siphonodenralium traussylvanicum* p. 55; — *Bolna mehelyi* p. 60; — *Syrnola repanda* p. 62; — *Rissoina brandenburgi* p. 63; — *Hipponyx phlepsi* p. 64. —

Martens, Ed. von, Biologia Centrali-Americana Mollusca.
Bog. 32—34.

Enthält den Schluss von *Bulimulus*, *Simpulopsis* und von den *Cylindrellidae* die Gattungen *Eucalodium* und *Coelocentrum* Neu die Untergattung *Resupinata* für *Eucal. speciosum* und Verwandte; — *Coelocentrum gigas* p. 267 t. 16 fig. 27. 28 von Ost-Guatemala; — *Coelocentrum championi* p. 268 t. 16 fig. 26 von West-Guatemala; zum erstenmal abgebildet *Eucalodium strebeli* Pfeffer t. 16 fig. 31—34; — *Coelocentrum clathratum* t. 16 fig. 29. —

Smith Edg. A., on a collection of Land-Shells from New Guinea. In *Ann. Mag. N. H.* (6) XX. p. 409 pl. 9 (Novbr. 1897).

Eine äusserst interessante Serie, die Mr. Doherty zum grösseren Theile im Distrikt Kapaur an der Südwestküste sammelte. Als neu beschrieben werden: *Rhytida kapauensis* fig. 1—3; — *Chloritis pervicina* p. 411 fig. 8—10; — *Papuina kapauensis* p. 412 fig. 11. 12; — *Perrieria minor* p. 414 fig. 13, die zweite Art der Gattung; — *Lagochilus papuanus* p. 415 fig. 14—16; — *Adelomorpha canefriana* p. 416 fig. 17. 18; — *Adel. globosa* p. 416 fig. 19; — *Ditropopsis* (n. gen.) *papua* p. 416 fig. 20—23; — *D.?* *fultoni* p. 417 fig. 24—26; — *Diplommatina papua* p. 418 fig. 28. 29; — *Palaina doherlyi* p. 418 fig. 30. 31; — *Pal. novoguineensis* p. 419 fig. 32. 33; — *Pupinella hedleyi* p. 419 fig. 34. —

Smith, Edg. A., on a collection of Land- and Freshwater Shells from Rotuma Island. *Ibid.* p. 519.

Von der völlig isolirt zwischen Viti, den Ellice-Inseln und den Neuen Hebriden gelegenen Insel, die auch als Grenville auf den Karten verzeichnet ist, werden aussen 3 *Littorinen* 14 sp. verzeichnet, davon neu *Rhytida gardineri* p. 519; — *Charopa perryi*, *rotumana* p. 520; — *Partula leefeii* p. 520; — *Succinea rotumana* p. 521; — *Omphalotropis rotumana* p. 522. —

Kimakovicz, M. von, Dr. med. Arthur von Sachsenheims Mollusken-Ausbeute im nördlichen Eismeer an der West- und Nordküste Spitzbergens. In *Verhandl. Siebenb. Verein f. Naturkunde XLVI.* 1896 p. 67.

Neu *Neptunea sachsenheimi* p. 75; — *Buccinum glaciale* var. *regalis* p. 76; — *Littorina rudis* var. *spitzbergica* p. 78. —

Kobelt Dr. W., Rossmasslers Iconographie Neue Folge Bd. VIII. Erste und zweite Lieferung. Wiesbaden 1897. (Tafel 211—220).

Enthält die Neritinen, eine Tafel Planorbis und die Gattungen Carychium, Zospeum und Alexia. Neue Arten werden nicht beschrieben.

Scharff, Dr. R., the Land Molluska of the Great Skellig. In the Irish Naturalist. 1898 p. 9.

Auf dem steilen, nur bei ganz gutem Wetter zugänglichen, 10 Miles von der Küste entfernten Felsen leben 13 Arten; sie können schwerlich eingeschleppt sein; Pupa cylindracea kommt in der var. anconostoma vor.

The Journal of Conchology, Vol. IX. No. 1.

- p. 8. Masfield, I. R. B., Testacella haliotidea in North Staffordshire.
p. 9. Hickson, S. I., Presidential Adress on „Torsion in the Mollusca“.
p. 15. Horsley, I. W., Note om some French Shell Names.
p. 15. Adams, L. E. Paludestrina jenkinsi Smith in Ireland.
p. 16. Lawson P., British Snails as Human Food.
p. 24. Adams, L. E., the Sense of Smell in Limax maximus.
p. 27. Smith, Edgar A., on some Land Shells from Trinidad. Neu Vitrea lunti p. 27 fig. 1. 2; — Sophina trinitaria fig. 3. 4; — Guppya hallucinata p. 28 fig. 7; — Luntia insignis n. gen. et spec Stenogyridarum, p. 28 fig. 8; —
p. 30. Melvill, I. Cosmo and R. Standen, the Marine Mollusca o Madras and the immediate Neighbourhood. — Neu Cerithium carnaticum p. 31 t. 1 fig. 1; — Colina selecta p. 31 t. 1 fig. 2; — Rissoina (Morchiella) thaumasia p. 31 t. 1 fig. 3; — Syrnoia maderaspatana p. 32 t. 1. fig. 4; — Turbonilla coromandelica p. 32 t. 1 fig. 5; — Cadulus anguidens p. 52 t. 1 fig. 6. — (To be cont.)

Brusina, Spir., Gragja zu Neogensku Malakolosku Fauna dalmacije, hrvatske, i slavonije uz neke viste iz Bosne, Hercegovine i serbye. (Materiaux pour la Faune malacologique néogène de la Dalmatie, de la Croatie, et de la Slavonie, avec des espèces de la Bosnie, de l'Herzégovine et de la Serbie.) Avec 21 Planches. Agram 1897.

Brusina hat sich endlich entschlossen, die schon lange bereit liegenden Tafeln mit den Abbildungen der dalmatinischen, kroatischen und slavonischen Conchylien zu veröffentlichen, leider nur mit kurzer Synonymie und ohne eingehende Beschreibung. Immerhin bilden die 21 Tafeln eine sehr dankenswerthe Bereicherung der Literatur über die südalpinen Neogenmollusken und eine sehr angenehme Ergänzung der sonstigen Arbeiten des Autors. Neu aufgeführt werden, soviel aus dem Text erkennbar: *Tacheocampylaea doderleini* t. 1 fig. 1, 2; — *Planorbis bilici* t. 3 fig. 13—15; — *Pl. vezici* t. 2 fig. 29—32; — *Pl. geminus*=*applanatus* Neum. nec Thom. t. 2 fig. 11—13; — *Pl. pulici* t. 2 fig. 8—10; — *Amphimelania frici* t. 3 fig. 27, 28; — *Melanopsis sostarici* t. 6 fig. 9—12; — *Mel. astathmeta* t. 6 fig. 13—16; *Mel. lepavinensis* t. 6 fig. 29, 30; — *Mel. hranilovici* t. 5 fig. 12; — *Bythinella?* *contemta* t. 10 fig. 5, 6. — *Byth.?* *dalmatica* t. 9 fig. 11, 12; — *Pyrgula boettgeri* t. 11 fig. 24, 25; — *P. tessellata* t. 11; fig. 26, 27; — *P. serratula* t. 11 fig. 33; — *Coelacanthia stigmatica* t. 10 fig. 15, 16; — *Micromelania klaici*, t. 10 fig. 17, 18; — *Micr. turritellina* t. 10 fig. 19, 20; — *Micr. scobina* t. 10 fig. 21, 22; — *Micr. dictyophora* t. 10 fig. 27, 28; — *Micr. ptychophora* t. 10 fig. 31, 32; — *Micr. freyeri* t. 11 fig. 9, 10; — *Vrazia acme* (n. gen. et spec.) t. 10 fig. 13, 14; — *Robicia pyramidella* (n. gen. et spec.) t. 10 fig. 11, 12; — *Prosothenia cincta costata* t. 8 fig. 26; — *Pr. neutra* t. 9 fig. 3, 4; — *Hydrobia incerta* t. 9 fig. 34, 35; — *Hydr. sinjana* t. 9 fig. 9, 10; — *Staja adiophora* (n. gen. et spec.) t. 14 fig. 10, 11; — *Fossarulus buzolici* t. 8 fig. 14; — *F. bulici* t. 8, fig. 19, 20; — *Pseudamnicola spreta* t. 10 fig. 9, 10; — *Lithoglyphus fuchsi* t. 12 fig. 6; — *Vivipara bogdanowi* t. 12 fig. 25, 26; — *Valvata bukowskii* t. 14 fig. 1—3; — *V. furlici* t. 13 fig. 23—25; — *Neritodonta venusta* t. 14 fig. 28, 29; *Limnocardium arcaceum* t. 20 fig. 19; — *L. asaphiopsis* t. 20 fig. 20; — *L. okrugici* t. 20 fig. 5; — *L. heteropleurum* t. 20 fig. 8; — *Sphaerium ozegovici* t. 21 fig. 1—3; — *Sph. filipovici* t. 21 fig. 21 fig. 5—7; — *Sph. stojanovici* t. 21 fig. 8—10; — *Pisidium livadii* t. 21 fig. 15—17; — *Pis. ovulum* t. 21 fig. 31—33; — *Pis. hybonotum* t. 21 fig. 35—38; — *Pis. crassum* t. 21 fig. 27—29. —

The Journal of Malacology. Vol. VI. No. 3 und 4.

p. 33. Smith, Edg. A., on some new Species of Land Shells from the Island of Socotra. — *Neu Ennea cylindrica* p. 34 t. 5. fig. 1; —

- Passamaeiella mirabilis p. 34 t. 5 fig. 5; — Pass. bentii p. 35 t. 5 fig. 3; — Pass. rotunda p. 35 t. 5 fig. 4; — Ovella acuta p. 36 t. 5 fig. 5; — Ov. innocens p. 36 t. 5 fig. 6; — Stenogyra insculpta p. 37 t. 5 fig. 7; — Riebeckia decipiens p. 37; — Auricula socotrensia p. 37 t. 5 fig. 8; — Lithidion bentii p. 38 t. 5 fig. 9. —
- p. 44. Gude, G. K., Plectopylis recently described in Science Gossip (Pl. smithiana fig. 1; — Pl. plectostoma var. tricarinata fig. 2; — Pl. affinis fig. 3; — Pl. elaturatuloides fig. 4. —
- p. 49. Webb, W. M., the British Species of Testacella (cont.).
- p. 56. The Distribution of British Non-marine Molluscs. 1. Hand List for Essex. —

Hoyle, William E., a Catalogue of Recent Cephalopoda. Supplement 1887—1896. In Proc. Roy. Phys. Soc. Edinb. 1897 p. 363—375.

Eine sehr dankenswerthe Arbeit, welche den 1886 erschienenen Catalog des Verfassers bis zum Jahre 1897 ergänzt. Er enthält 79 neue Arten und 9 neue Gattungen.

Babor, Dr. I. F., Beiträge zur Kenntniss der tertiären Binnenconchylien Böhmens I. In Sitzungsber. k. böhm. Akademie 1897.

Als neue Arten werden neben einigen Varietäten beschrieben *Carthusiana oxyspira*, *Trachia chliana*, *Ferussacia insignis*, *Clausilia* (*Cossmannia* n.) *slaviki*, *Serrulina kukai*. Der Autor zieht auch *bernayi* *Cossm.* und *houdasi* *Cossm.* nicht zu *Agathylla*, sondern zu *Cossmannia*, die mit *Laminifera* Bttg. verwandt ist. — Von Interesse ist eine Anmerkung dass *Helix rusicadensis* Let., von *Westerlund* zu *Carthusiana* gestellt, anatomisch zweifellos eine *Monacha* ist.

Martens et Wiegmann, Land- und Süßwassermollusken der Seychellen. — In Mitth. Zoolog. Sammlung Mus. Berlin I. 1.

Als erste Abtheilung einer neuen Zeitschrift erhalten wir die systematische Bearbeitung der Ausbeute *Brauers* durch *Martens*, die Anatomie, soweit *Spiritusmaterial* vorhanden, durch *Wiegmann*. Gleich zu Beginn wird ein zoogeographisches Räthsel aus der Welt geschafft, *Leptopoma sechellarum* mit grösster Wahrscheinlichkeit als Jugendform von *Tropidophora pulchra*

entlarvt. Als neu beschrieben werden *Ennea* (*Acanthennea*) *erinaceus* p. 8 t. 1 fig. 15—17. nebst var. *uniseriata*; — *Streptaxis* (*Imperturbatia*) *constans* p. 11 t. 2 fig. 5, mit var. *silhouettae*; — *Str.* (*Imp.*) *violascens* p. 13 t. 2 fig. 7; — *Str.* (*Imp.*) *perelegans* p. 12 t. 2 fig. 6; — *Str.* (*Imp.*) *braueri* p. 15 t. 2 fig. 8; — *Priodiscus* n. gen. für *Discus serratus* Ad. t. 2 fig. 1; — *Helix* (*Pilula* n.) *praetumida* var. *mahesiana* p. 16 t. 2 fig. 13; — mit var. *silhouettae*; — *Pachnodus fulvicans* var. *biornatus* p. 21 t. 2 fig. 24; — *Hapalus braueri* p. 24 t. 2 fig. 18; — Ferner noch *Rhachis aldabrae* p. 28 t. 2 fig. 15. 16 von den Aldabras. — Wiegmann giebt die Zungenbewaffnung oder anatomische Details von *Edentulina dussumieri*, *Acanthennea erinaceus*, *Streptaxis souleyetianus*, *constans*, *braueri*, *Elma nevillei*, *Priodiscus serratus*, *Kaliella subturritula*, *Pilula praetumida* var., *Eulotella similaris*, *Stylodon unidentata*, *studeriana*, *Pachnodes ornatus*, *fulvicans*, *Achatina panthera*, *Subulina octona*, *Succinea mascarena*.

Möllendorff, Dr. O. von, Verzeichniss der auf den Philippinen lebenden Landschnecken. Sep. Abz. aus Abh. naturf. Gesellschaft Görlitz vol. XXII. 183 P.

Das erste vollständige Verzeichniss der auf den Philippinen lebenden Landmollusken, 90 Gattungen mit 1079 Arten. Es wird unsere Leser interessiren zu erfahren, dass demnächst das erste Heft einer Fortsetzung des grossen Semper'schen Conchylienwerkes aus der Feder Möllendorffs erscheinen wird:

Pollonera, Carlo, Molluschi terrestri e fluviatili dell' Eritrea raccolti dal Generale di Boccard. In Bollet. Museo Torino vol. XIII. No. 313. Con Tavol.

51 Arten, davon 4 aus der Gegend von Massaua, die anderen von Hochplateau; als neu werden beschrieben: *Vitrina humilis* p. 2 fig. 1—3; — *V. demissa* p. 3 fig. 4—6; — *V. modesta* p. 3 fig. 10—12; — *Thapsia unguinosa* p. 5 fig. 13—15; — *Pe raeus boccardi* p. 7 fig. 16, mit var. *obesa* fig. 17; — *Fruticicola assaortina* p. 9 fig. 18—21; — *Sphaerium boccardii* p. 12 fig. 30. 31; — *Sph. abyssinicum* p. 12 fig. 28. 29. —

Martens, Ed. von, Biologia Centrali-americana. Mollusca Bogen 35. 36 Decbr. 1897.

Enthält die Gattung *Holospira* mit 21 sp. (neu *Hol. claviformis* p. 277 t. 16 fig. 10—16 = *piloceri* Sow. nec Pfr.; — und *Hol-*

fusca p. 281 t. 16 fig. 19—24, beide aus Guerrero), *Cylindrella* (1 sp.) und den Anfang von *Macroceramus*. —

Annals and Magazine of Natural History (7) I.

- p. 191. Collinge, Walter E., on two new species of Slugs of the Genus *Microparmarion*, from Borneo (*M. fultoni* p. 191 t. 9 fig. 1—5; — *constrictus* p. 193 t. 9 fig. 6, 7, beide von Borneo und Lombok).
- p. 196. Melvill, I. Cosmo, a brief bibliographical Resumé of the Erythraean Molluscan Fauna with descriptions of new species from Aden. Es sind jetzt 640 Arten von Aden bekannt. Als neu beschrieben werden: *Nassa* (Hebra) *polychroma* p. 198 t. 12 fig. 1; — *Glyphostoma fenestrata* p. 198 t. 12 fig. 2; — *Coralliophila arabica* p. 199 t. 12 fig. 3; — *Aclis exaereta* p. 199 t. 12 fig. 4; — *Eulima shoplandi* p. 200 t. 12 fig. 5; — *Leiostraca constellata* p. 200 t. 12 fig. 6; — *Leptothyra yemenensis* p. 200 t. 12 fig. 7; — *Calyptrea edgariana* p. 201 t. 12 fig. 8; — *Novaculina xyreces* p. 202 t. 12 fig. 9; — *Tellinella manumissa* p. 202 t. 12 fig. 10; — *Tellina* (*Angulus*) *yemenensis* p. 203 t. 12 fig. 11; — *Gari amianti* p. 204 t. 12 fig. 12; — *Petricola lyra* p. 204 t. 12 fig. 13; — *Semele shoplandi* p. 205 t. 12 fig. 14; — *Pectunculus tegulicus* p. 205 t. 12 fig. 15; — *Thracia adenensis* p. 206 t. 12 fig. 16. —

Shopland, E. R., List of Shells collected at Aden 1892—95.

— In *Journal Bombay Society* X. p. 217—235. —

Non vidi. —

Sturany Dr. R., über die von Dr. H. Rebel in Bulgarien 1896 gesammelten Gehäuseschnecken. — In *Annalen K. K. naturhistorischen Hofmuseums* Vol. XII. Heft II.

Fünfzehn Arten, darunter *Dädebardia rufa* var. *graeca* und als neue Arten *Campylaea haberhaueri* p. 112 t. 3 fig. 6—8, und *Clausilia* (*Idyla*), *rebeli* p. 116 t. 3 fig. 1—5; ausserdem sind einige Varietäten von *Helix lucorum* abgebildet.

Proceedings of the Malacologica Society of London. Vol. III No. 1. April 1898.

- p. 1. Collett, O., Description of *Streptaxis gracilis* n. sp. from Ceylon (fig.),
p. 2. Suter, H., Revision of the New Zealand Rissoidae. Neu *Rissoia hamiltoni* p. 2 fig. 4; — *R. fumata* p. 5 fig. 1; — *R. foveauxi*

- ana p. 5 fig. 2; — *R. lubrica* p. 5 fig. 3; — *R. plicata* v. *lyalliana* p. 6; — *Barleia neozeelandica* p. 8 fig. 5. —
- p. 9. Sowerby, G. B., on *Monodonta quadrasi* n. sp., belonging to the subgenus *Austrocochlea*, from the Philippine Islands. (fig.)
- p. 10. Fulton, Hugh, Description of *Amphidromus inconstans* n. sp. from the Malay Archipelago. (fig.). (Von Alor oder Anbai.) —
- p. 11. Godwin — Austen, H. H., on *Philalanka* a new subgenus of *Endodonta*, with Descriptions of two new species from the Indian Region (*secessa* n. p. 11 t. 1 fig. 1–5 von Ceylon, und *bolampattiensis* n. p. 13 t. 1 fig. 6, Bolampatti Hills, Süd Indien).
- p. 14. Smith, Edg. A., Description of *Mulleria dalyi* n. sp. from India (fig.). Das Auftauchen der Gattung *Mulleria*, die seither auf Columbien beschränkt war, in Südindien, im District von Mysore, ist wieder ein geographisches Räthsel, das nur durch das hohe geologische Alter unsern Süßwasserfauna und der Familie *Aeetheriidae* erklärt werden kann.
- p. 17. Smith, Edg. A., Description of *Raphaulus perakensis* n. sp., with a list of the known species of the Genus. — Die Liste enthält 9 Arten. —
- p. 20. Smith, Edg. A. on a small collection of marine shells from New Zealand and Macquarie Island, with descriptions of new species. — *Neu Mitra albopicta* p. 21 fig. 5; — *Paludestrina hamiltoni* p. 22 fig. 1. 2; — *Macoma suteri* p. 23 fig. 6; — *Mactra ordinaria* p. 23 fig. 7; — *Cyamium oblongum* p. 24 fig. 8. 9; — *Myrina minuta* p. 24 fig. 4; — *Modiolarca bicolor* p. 24 fig. 3; —
- p. 26. Smith, Edg. A., a list of the Landshells of the Island of Lombok, with description of new species. — Zusammen 25 Arten, davon 16 endemisch. Neu sind *Hemiplecta rufolineata* p. 27 t. 2 fig. 2; — *H. internota* p. 27 t. 2 fig. 3; — *H. perin-signis* p. 28 t. 2 fig. 5; — *Everettia* (?) *perglabra* p. 28 t. 2 fig. 7. 8; — *Sitala collinae* p. 28 t. 2 fig. 9. 10; — *Stenogyra lombockensis* p. 29 t. 2 fig. 14; — *Subulina* (*Nothus*) *soror* p. 30 t. 2 fig. 15; — *Noth. brevior* p. 30 t. 2 fig. 16; — *Tornatellina citrea* p. 30 t. 2 fig. 17; — *Cyclotus* (*Pseudocyclophorus*) *lombockensis* p. 31 t. 2 fig. 18; — *Registoma obliquum* p. 31 p. 31 t. 2 fig. 19; — *Diplomatina lombockensis* p. 31 t. 2 fig. 21; —
- p. 33. Smith Edg. A., Descriptions of new species of Land-Shell from New Guinea, North Borneo, and Aldabra Island, Indian Ocean.

- Neu Charopa dilectans p. 33 t. 2 fig. 23, 24, Kapaur an der Südküste von Neu Guinea; — Planispira dulcissima p. 33 t. 2 fig. 20, Kinabalu; — Diplomatina whiteheadi p. 34 t. 2 fig. 26. Zum erstenmal abgebildet ist Rhachis ablabrae Mrts. t. 2 fig. 25.
- p. 35. Melvill, I. Cosmo and E. K. Sykes, Notes on a second collection of marine shells from the Andaman Islands, with descriptions of new forms of Terebra. With plate III. Neu Terebra andamanica p. 41 t. 3 fig. 3; — T. celidonta p. 42 t. 3 fig. 2; — T. crenulata var. booleyi p. 42 t. 3 fig. 5; — T. nitida var. siccyodes p. 43 t. 3 fig. 8; —
- p. 49. Burne, R. H., a reno-pericardiac pore in Ampullaria urceus Müll. —
- p. 51. Burne, R. H., on some points in the anatomy of Sepia officinalis L.
- p. 57. Crick, G. C., on an example of Acanthoteuthis ferussacia Mstr. from the lithographic stone of Solenhofen, Bavaria, exhibiting the buccal membrane. (with pl. 4).
-

Kleinere Mittheilungen.

Ueber die systematische Stellung der südarabischen *Clausilia schweinfurthi* Mrts. schreibt uns Prof. Boettger:

„*Claus. schweinfurthi* bildet für sich eine Sektion, die zwischen Macroptychia (Gruppe der *Claus. dystherata* Jick.) und Boettgeria (Gruppe der Madeira Clausilien) zu stellen ist, ersterer aber näher steht. Mit *Cl. dystherata* gemeinsam ist der stumpfe Wirbel, die durchlaufende Spirallamelle, die kurze, breite unten zugespitzte Platte des Clausiliums, etc. Aber der Habitus die Sculptur, die Grösse, die flachen Windungen, die grosse Zahl der Umgänge, kleine Abweichungen im Schliessapparat (der an den gewisser Pirostoma — Arten erinnert und nichts ungewöhnliches hat) würden mich abhalten, die Art in die Sektion Macroptychia zu stellen. Ich würde für sie also eine neue Sektion vorschlagen“.

Wohnortsveränderung.

Herr L. Aug. Paar wohnt jetzt in Ruggel, Post Nendeln, Fürstenthum Lichtenstein.

Neues Mitglied.

Herr **Adrien Dollfuss**, Paris, 35, rue Pierre Charron.

Eingegangene Zahlungen:

Miller, St., Mk. 6.—; Hesse, V., Mk. 6.—; Ricklefs, M., Mk. 6.—; Heise, N., Mk. 6.—; Meissner, B., Mk. 6.—; Arnold, N., Mk. 6.—; Schepman, R., Mk. 6.—; Ehrmann, L., Mk. 6.—; Dollfuss, P., Mk. 6.—; Schedel, Y., Mk. 6.—; Wehner, W., Mk. 6.—; v. Möllendorff, K., Mk. 6.—; Retowski, T., Mk. 6.—.

Anzeige.

Neue malakozologische Arbeiten.

Von

Dr. **Carl Agardh Westerlund.**

Neue Centralasiatische Mollusken (Extr. du Ann. du Mus. de l'Acad. Imp. de St Petersburg, 1896, p. 181—198, gr. in 8^o). Preis 2 fr.

Beiträge zur Molluskenfauna Russlands (Extr. du Ann. ve. St Petersburg, 1897, p. 117—143). Preis 2 fr.

Synopsis molluscorum extramarinorum Scandinaviae (Sueciae, Norvegiae, Daniae et Fenniae). Extr. des Acta Societ. pro Flora et Fauna Fennica. Helsingfors 1897, 1 vol. gr. in 8^o 238 S. Preis 8 fr.

Synopsis molluscorum extramarinorum regionis palaearcticae. Vol. 1. Genera et species et typis **Bulimi** et **Pupae**. Lundae 1897, gr. in 8^o 128 S. Preis 5 fr. (Le prochain volume déjà prêt en manuscrit contiendra les genres de la type **Clausilia**.)

Sur la faune malacologique extramarine de l'Europe arctique. Paris. Preis 1 fr.

Faunula molluscorum Hispalensis (Extr. des Ann. Soc. Esp. de Hist. Nat., Sevilla, XXI.) Preis 1 fr.

Fundamenta malacologica (Regeln der Nomenclatur; Anleitung zum Sammeln; Ueber die Zubereitung für die Sammlung; Anatomische Präparate; Die Zucht der Binnenmollusken; Vom Artbegriffe; Programm der Artbeschreibung; Terminologie). Lund, 1 vol. gr. in 8^o 119 S. Preis 3,5 fr.

Diese Arbeiten sind durch die Buchhandlung von **G. Berling, in Ronneby, Schweden**, gegen Einsendung des Betrags oder unter Nachnahme zu beziehen.

Redigirt Dr. von W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.,
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 4. Mai 1898.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Dreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von **R. Friedländer & Sohn in Berlin** zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Die Binnenmollusken Annams.

Von

Dr. O. v. Möllendorff.

Herr C. Roebelen hat mir eine kleine Sammlung von dem Plateau Boloven im westlichen Annam am linken Ufer des Mekong überlassen, welche eine Anzahl interessanter Novitäten enthält. Im Gegensatz zu Tongking im Norden und Cochinchina und Kambodja im Süden, die schon besser durchforscht sind, ist der mittlere Theil des französischen Indochina, das eigentliche Annam, noch wenig bekannt. Ausser den Umgebungen von Touranne und Hué, welche beide noch im Küstenlande liegen, ist, soviel ich weiss, nur noch die Gegend von Triphuoc, Provinz

Bin-dinh, und Song-can im nordwestlichen Annam auf Schnecken untersucht worden. Bei vielem Gemeinsamen in der malakologischen Fauna von Französisch-Indochina werden sich doch Subregionen unterscheiden lassen, wozu freilich unser gegenwärtiges Material nicht ausreicht. Fischer's Zusammenstellung (Bull. Soc. d' Hist. Nat. d. Autun IV. 1891) ist zwar sehr nützlich, fasst aber Siam, Laos, Kambodja, Cochinchina, Annam und Tongking zusammen und ist deshalb unübersichtlich; ich halte es für besser zunächst noch die einzelnen Regionen auseinander zuhalten. In Ermanglung von rein geographischer Gliederung, für welche weder die kartographischen noch die biologischen Grundlagen ausreichen, müssen wir uns zunächst an die politischen Grenzen halten. Ich stelle daher bei der Beschreibung der Röbelen'schen Ausbeute zusammen, was bis jetzt aus dem eigentlichen Annam bekannt ist. Von literarischen Angaben sind mir folgende zugänglich geworden

Souleyet Voyage . . . Bonite. Zool. II. 1852. (Besuch von Touranne 1837).

Wattebled, J. de Conch. 1886 p. 54. Ausbeute des Capt. Dorr in der Umgegend von Hué.

Smith, Proc. Mal. Soc. I. 1893 p. 10—13. Sammlung von E. Eudel bei Triphuoc und Song-can. Andre einzelne Angaben sind in verschiedenen Werken zerstreut.

Die von Roebelen gesammelten Arten sind mit * bezeichnet.

1. *Streptaxis aberratus* Soul.

Voy. Bonite II. p. 505, Pfr. Mon. I. p. 11. Chemn. ed. II. Helix t. 102, f. 27—30.
Touranne.

2. *Streptaxis deflexus* Soul.

Voy. Bonite II. p. 506, t. 28 f. 30, 31.
Touranne.

*3 *Streptaxis tridens* Mölldff.

T. semiobtecte perforata, oblique ovata, tenuiuscula, pellucida, laevigata, nitens, albo-hyalina. Anfr. $5\frac{1}{2}$ planulati, primi $4\frac{1}{2}$ spiram subregularem turbinatam efficientes, ultimus valde distortus, tum ascendens, antice breviter descendens. Apert. valde obliqua, rotundato-triangularis; peristoma modice expansum, reflexum, albolabiatum. Lamella parietalis brevis, valde elevata, dente validiusculo in margine externo opposito, columella nodulo dentiformi subduplicato munita.

Diam. 13, axis 10.5 mm. (long. (oblique) 14, lat. 10.5 mm.)

Boloven (1 St.)

Von den aus Hinterindien bekannten Arten passt keine. Sie haben alle entweder nur die Parietallamelle oder eine ganze Reihe von Zähnen. Am ähnlichsten ist *Str. bidens* n. von Hainan, doch ist *tridens*, abgesehen von der Grösse, viel höher und kugliger, der Nabel fast verdeckt und die Spindel hat eine deutliche zahnartige Verdickung.

Ich halte es für richtiger, die *Streptaxis*-Arten auf zwei Weisen zu messen, nämlich a) Durchmesser und Höhe bei Senkrechtstellung des oberen regelmässigen Theiles, b) Länge und Breite bei natürlicher Lage der Schnecke auf der Bauchseite.

*4 *Macrochlamys tecta* (Soul.)

Helix tecta Soul. Voy. Bonite t. XXVIII f. 15, 16. Pfr. Mon. Hel. IV p. 9. — *Nanina tecta* Gray Fig. Moll. Anim. t. 288, f. 3. — *Otesia tecta* Tryon Man. Pulm. I, 1885, p. 254, t. 60, f. 75, 76. — *Ariophanta (Medyla) tecta* Fischer Indochine 1891 p. 20.

Touranne (Souleyet), Boloven (Roebelen).

Wenn auch die kurze Beschreibung Souleyet's sehr allgemein gehalten ist, so hege ich doch keinen Zweifel,

dass die von Roebelen aufgefundenen 3 Exemplare zu der obigen Art gehören. Souleyet giebt diam. 13, alt. 6; mein grösstes misst 13,5 : 7,5 (vom Nabel 6,5). Alles übrige stimmt völlig.

Dass die Art zu *Macrochlamys* und nicht zu *Medyla* gehört, darüber kann keine Frage bestehen; Schale und auch die Weichtheile nach Souleyets Abbildung passen genau zu *Macrochlamys*. Dass keine Schleimpore sichtlich ist, wird auf Fehler des Zeichners beruhen.

*5 *Lamprocystis annamitica* Mölldff.

T. vix rimata, depressa, tenuis, pellucida, subtilissime striatula, nitens, corneo-fulva. Spira breviter conoidea. Anfr. 5 convexiusculi, sutura marginata disjuncti, ultimus supra medium obtuse angulatus. Apertura modice obliqua, elliptica, valde excisa, peristoma rectum, acutum, margine columellari superne breviter revoluto.

Boloven (1 St.)

6 *Kaliella dorri* (Wattebled).

Helix Dorri Wattebled J. de Conch. 1886 p. 56, t. IV f. 2. — *Ariophanta (Kaliella) Dorri* Fischer l. c. p. 21. Hué (Dorr).

7. *Xestina promiscua* Smith.

Macrochlamys promiscua Sm. Proc. Mal. Soc. I 1893 p. 10. Triphuoc, Provinz Binh-dinh (Eudel).

Gekantet, oben hornbraun, spiral sculptirt und matt, unten weisslich, glatt, glänzend, 31 : 19 mm. Sicher keine *Macrochlamys*, sondern zur Gruppe von *siamensis* Pfr. gehörig, die ich zu *Xestina* rechne.

*8. *Xestina crossei* (Pfr.)

Helix crossei Pfr. J. de Conch. 1862 p. 39, t. 5, f. 2,

3. Mon. Hel. V p. 87. Crosse J. de Conch. 1863 p. 348, 1864 t. 12, f. 6.

Boloven. Sonst von Cochinchina und Siam nachgewiesen.

*9. *Xestina danae* (Pfr.)

Helix danae Pfr. P. Z. S. 1862 p. 268. Mon. Hel. V. p. 78,

Boloven (3 St.). — Laos (Mouhot).

Die Exemplare stimmen mit Pfeiffers Diagnose vortrefflich überein, auch die Dimensionen sind genau dieselben. Nur die Angabe, dass die Spiralskulptur obsolet sei, passt nicht, sie ist bei meinen Exemplaren vielmehr ganz deutlich.

10. *Ariophanta pergrandis* (Smith)

Rhysota pergrandis Sm. l. c. p. 11.

Triphuoc. (Eüdel).

Wegen der an *A. cambodjensis* erinnernden Färbung und Bänderung, sowie der fehlenden Runzelung sicher keine *Rhysota*, sondern eine *Ariophanta*.

*11 *Bensonia prionotropis* Mölldff.

T. anguste sed pervie umbilicata, depresso trochiformis, tenuis, pellucens, superne confertim costulata, lineis spirali-
libus minute granulosa, subsericina, luteo-cornea. Spira
modice elevata, lateribus vix convexiusculis. Anfr. $6\frac{1}{2}$
planulati, lente accrescentes, ultimus carina subexserta,
acutula, serrulata carinatus, basi striatulus et spiraliter
decussatulus, pallidior, circa umbilicum subglabratus, niti-
dulus. Apertura modice obliqua, late securiformis, peristoma
rectum obtusum, intus limbatum, margo collumellaris
profundiuscule sinuatus, superne paullum dilatatus.

Diam. 23,5, alt. 12,8, apert. lat. 12, long. 8,5, alt. 7 mm.

Boloven (2 St.)

Diese interessante Form schliesst sich einer Reihe von indischen Arten an, deren systematische Stellung bisher unsicher war, wie namentlich *Nanina indica* Pfr., *shiplayi* Pfr., *camura* Bens., *serrula* Bens., *nepalensis* Nev. u. a. m. Von *Euplecta*, an die man zunächst zu denken geneigt ist, unterscheidet sie die festere Schale, die stärkere Skulptur, der stets offene Nabel und die mehr oder weniger entwickelte Innenlippe. Alle diese Kennzeichen deuten auf die *Oxytes-Bensonia* Reihe, zu der ich diese Arten auch mit Sicherheit stellen zu können glaube.

Godwin-Austen (Land- and Freshw. Moll. India I. p. 124, 246) lässt *Bensonia* nur als Subgenus von *Oxytes* gelten und in der That ist auch nach der Schale kaum ein anderer Unterschied vorhanden als der Kiel und durchschnittlich weitere Nabel von *Oxytes*. Indessen hat die combinirte Gattung nicht *Oxytes*, sondern *Bensonia* zu heissen, einmal weil *Bensonia* früher publicirt ist (Mal. Bl. 1855 p. 119, *Oxytes* ebenda p. 138) und dann weil sich der Name *Oxytes* für eine Gattung, deren grössere Artenzahl ungekielt ist, schlecht eignet. Auch dass der Name eines so verdienten Forschers wie Benson geehrt wird, ist zu berücksichtigen. *Oxytes* ist als Sektions- oder Untergattungsname für die Gruppe von *Bensonia oxytes* beizubehalten.

Von den indischen Arten stehen der unsrigen am nächsten *camura* Bens. und *serrula* Bens. Geographisch vermittelt *shanensis* S. A.

12. *Camaena pachytilus* (Smith)

Helix (Hadra) pachytilus Sm. l. c. p. 11 — *Camaena pachytila* Pilsbry Tryon Man. Pulm. VIII p. 265, t. 52 f. 50–52. IX p. 104.

Triphuoc (Eudel).

*13. *Camaena suprafusca* Mlldff.

T. sat late et pervie umbilicata, depressa, solidula, plicato-striatula. lineis spiralibus microscopicis decussata, fusca. Spira vix elevata apice plano. Anfr. 5 planulati, primi $2\frac{1}{2}$ nucleum magnum — diam. 9 mm. — formantes, reliqui sat celeriter accrescentes, sutura per carinam subexsertam crenulato-marginata disjuncti, ultimus acute carinatus, basi convexior. taeniis angustis numerosis inaequalibus, una latiore fulva circa umbilicum variegatus. Apertura parum obliqua. late elliptica, modice excisa, peristoma sat expansum, reflexiusculum, albolabiatum.

Diam. 47,5, alt. 26,5, apert. lat. 28, long. 21,5, alt. 19 mm.

Boloven (2 St.)

Mit der vorigen nächstverwandt, aber erheblich kleiner, flacher, $\frac{1}{2}$ Windung weniger. Färbung viel dunkler, Bänderung nur auf der Unterseite, Oberfläche nicht granulirt, Mündung weniger breit, Lippe viel schmäler und weniger verdickt. Der Nucleus von *C. pachytilus* hat nur 8 mm. im Durchmesser bei 60 mm. Breite. Verhältniss 100 : 13,3, bei *C. suprafusca* wie 100 : 18,9.

*14. *Chloritis tenella* (Pfr.)

Helix tenella Pfr. J. de Conch. 1862 p. 42, t. V f. 6, 7. Tryon Man. Pulm. VI p. 269, t. 51, f. 52, 53.

Ganz mit Beschreibung und Abbildung übereinstimmend; die feinen Haarnarten bezw. die Behaarung sind allerdings bei Pfr. nicht erwähnt.

Siam (Pfr.), Boloven (Roebelen), Spiglumi Breithon, Cochinchina (Rochebrune).

*15. *Chloritis microtricha* Mlldff.

T, modice sed pervie umbilicata, depresso-globosa, tenuis, subtiliter striatula, pilis brevissime regulariter dispositis induta, opaca, pruinosa, fulvo-brunnea. Spira

breviter conoidea. Anfr. $5\frac{1}{2}$ convexiusculi, sutura bene impressa disjuncti, ultimus bene convexus, basi tumidus, circa umbilicum obtuse angulatus. pone aperturam paulum coarctatus. antice breviter descendens. Apertura sat obliqua, subcircularis, modice excisa, peristoma latiuscule expansuū. reflexiusculum. leviter labiatum, margo columellaris superne valde dilatatus.

Diam 26, alt. 18, apert. lat. 16, long. 13. alt. 9,5 mm.

Diam. 25 alt. 16,25 mm.

Boloven (9 St.).

Eine nähere Verwandte dieser schönen Art weiss ich nicht namhaft zu machen.

*16. *Chloritis diplochone* Mölldff.

T. late et aperte umbilicata, discoidea, solidula, oblique striatula, setis brevibus, regulariter serialim dispositis hirsuta. fusca. Spira profunde excavata, perspective umbiliciformis. Anfr. 6 convexiusculi. ultimus ceteros occultans, superne et inferne compressus, in ultima tertiá parte peculiariter applanatus, tam inflatulus, subgibber, antice paullum descendens. Apert. paullum obliqua, anguste triangularis, peristoma modice expansum. hepatico-labiatum.

Diam. 14,5, alt. 8,5.

Boloven (2 St.).

Diese seltsamme Form tritt nahe an *Chl. bifoveata* Bens. von Tenasserim heran, ist aber grösser (*bifoveata* 10 : 6 mm.), hat $1\frac{1}{2}$ Windungen mehr, dunkler gefärbt. Eine Behaarung ist bei *bifoveata* nicht erwähnt, sondern nur gesagt: minutissime 'granulata, wonach die Haarnarben wesentlich dichter stehen als bei unsrer Art. Ferner fehlt jede Erwähnung der merkwürdigen Abplattung und darauf folgenden Gibbosität der letzten Windung.

17. *Pupisoma hueense* (Wattebled).

Helix huensis Wattebl. J. de Conch. 1886 p. 57, t. IV f. 3. — *Ariophanta (Kaliella) Hueensis* Fischer l. c. p. 21. Hué (Dorr.)

Nach der Abbildung zweifellos ein Pupisoma, dessen Artgiltigkeit neben *P. orcella* Stol. noch zu prüfen wäre.

18. *Eulota tourannensis* (Soul.)

Touranne (Souleyet). — Sonst von Siam, Kambodja, Cochinchina und Hainan bekannt.

*19. *Amphidromus inversus* Müll. subsp. *annamiticus* Cr. et Fisch.

Boloven (2 St.). — Trotz des Namens aus dem eigentlichen Annam noch nicht bekannt; Kambodja, Saigon, Fuyen-Moth.

Fulton stellt den Namen einfach in die Synonymie von *A. inversus*, zu dem er alle Formen stellt, bei denen die Basis mit scharfer Begrenzung dunkel gefärbt ist. Solange aber für die einzelnen Lokalrassen bestimmte Merkmale vorhanden sind, müssen sie auseinander gehalten und besonders benannt werden, und es ist, wie schon häufig betont, nebensächlich ob man sie als Arten oder Unterarten auffassen will. Natürlich ist es in unserm Falle ausgeschlossen, dass typischer *A. inversus* neben *annamiticus* in Indochina lebt, wie man nach Fischer (l. c. p. 32) annehmen müsste, sondern die Rasse des mittleren und nördlichen Hinterindiens hätte nur dann die Berechtigung als besondere Unterart zu gelten, wenn typischer *inversus* nicht neben ihr vorkommt, oder mit andern Worten, wenn sich die festländischen Formen konstant von den indonesischen unterscheiden lassen. Für diese Frage reicht mein Material nicht aus. Ich habe nur von *A. inversus* (typischem *jayanus* Lea!) von Westborneo und von meiner var. *roseotincta* von Tschaya, Halbinsel Malacca eine grössere Zahl von Exemplaren vergleichen können. Bei diesen würde selbst eine artliche Trennung keine Schwierigkeit machen. Die Rasse von Borneo ist konstant kleiner, namentlich hat sie ein kürzeres Gewinde

und nur 7 Windungen, *roseotincta* deren $8\frac{1}{2}$. *A. jayanus* ist stets genabelt, höchstens ist die Perforation ausnahmsweiss zu einem blossen Ritz verengt; *roseotincta* ist fast stets ungenabelt, nur einzelne Stücke zeigen einen leichten Nabelritz. Bei *jayanus* verblasst die bräunliche Färbung nach oben, ohne den Farbenton zu verändern, bei der Form von *Tschaya* sind die obersten 5 Windungen im Gegensatz zu den braunen unteren lebhaft rosa gefärbt. Die beiden Exemplare des *A. annamiticus* von Boloven sind nun freilich geeignet meine Ansicht zu modificiren. Crosse und Fischer nennen ihre Art ungenabelt; von meinen Exemplaren ist eins deutlich perforirt, das andere hat einen Nabelritz. Die Autoren geben die Windungszahl auf 7 an, die meinigen haben $7\frac{1}{2}$, also immer noch 1 weniger als meine Varietät. In der Färbung und den Dimensionen stimmen sie völlig zu der Beschreibung, namentlich auch darin, dass die obersten Windungen eine schwärzliche Binde tragen. Hiernach scheint es mir richtiger *annamiticus* zwar abzutrennen aber nur als *subspecies*. und auch *roseotinctus* m. wegen der helleren Farbe, der Abwesenheit der Apikalbinde, des länger ausgezogenen Gewindes und grösseren Windungszahl ebenfalls als besondere Unterart stehen zu lassen.

Bemerkenswerth ist noch, dass ich weder von Borneo (ca. 60 Stück) noch von *Tschaya* (über 100) ein einziges linksgewundenes Exemplar gesehen habe. Auch die beiden von Boloven sind rechts, wie auch Crosse und Fischer ihre Art *dextrorsa* bezeichnen.

*20. *Amphidromus hæmatostoma* Mölldff.

T. imperforata aut rimata, sinistrorsa, ovato-conica. solidula, subtiliter striatula, nitens Anfr. $6\frac{1}{2}$ —7 convexiusculi, supremi 3 punctato-granatati, ultimus inflatulus. Apertura sat obliqua, subauriformis, peristoma late expansum,

reflexiusculum, labiatum, laete purpureum. extus nigromarginatum, columella torta, superne excavata, late appressa, callo lato purpureo cum margine externo juncta.

Diam. 20,5, alt. 37, apert. lat. 14, long. 19, alt. 17 mm.

A. *viridis*. T. viridis, sursum pallescens, ad suturas linea angusta obscure viridi et taenia flava paullo latiore sursum evanescentibus picta, anfr. supremi albidi, ultimus circa columellam zona latiuscula laete flava ornatus.

B. *varians*. T. laete flava, anfr. supremi 3 pallide rubelli, sequentes strigis perlatis subflexuosis castaneis picti, ultimus unicolor flavus.

Boloven.

Von der grünen Form liegen 3, von der gelben 2 unter sich völlig übereinstimmende Exemplare vor. Trotz der auffallend verschiedenen Färbung und Zeichnung gehören sie artlich zusammen, da die Gesammtform, die Mündungscharactere und alles übrige völlig identisch sind. Wegen der prächtigen blutrothen Lippe, welche namentlich bei der grünen Form mit der saftigen Grundfarbe sehr schön kontrastirt, gehören sie wohl sicher zur Gruppe von A. schomburgki, mit dem sie auch die feinpunktirten Embryonalwindungen gemein haben, während sie sonst in Gestalt, Färbung und Zeichnung sehr verschieden sind.

21. *Amphidromus costifer* Smith.

l. c. p. 12.

Triphuoc (Eudel).

*22. *Amphidromus zebrinus* Pfr. subsp. *fuscolabris* Mölldff.

Boloven (1 St.).

Etwas grösser, 13 : 27 mm. statt 10,5 : 25, Lippe weniger ausgebreitet, dunkelbraun, sonst stimmt alles. Der Typus von Siam.

23. *Clausilia (Pseudonenia) cochinchinensis* Pfr.

Pfr. Mon. Hel. II p. 422. Küster in Chemn. ed. II p. 18, t. I, f. 23, 24.

Cochinchina (Pfr.). Touranne (Souleyet).

*24. *Clausilia (Hemiphaedusa) bolovenica* Mölldff.

T. sinistrorsa, vix rimata, ventricosulo-fusifformis, solidula, subpellucida, subtiliter confertim costulato-striata, sericina, hyalino-albida, pallidissime flavescens. Spira medio ventricosula, sursum attenuata, ad apicem subcylindrica. Anfr. 12 convexiusculi, ultimus paullum ascendens, basi rotundatus. Apertura fere verticalis, piriformis, peristoma latiuscule expansum, labiatum, multiplicato-porrectum. Lamella supera valida, triangulariter elevata, cum spirali continua, infera valde recedens, antice vix conspicua, infera valde recedens, antice vix conspicua, columellaris subemersa. Plica principalis profunda, palatales 3, rarius 4—6, ventrales, clausilium angustum.

Diam. 5, alt. 22,5 mm.

Mut. gracilis, anfr. 13, diam. 4, 5, alt. 23 mm., apert. angustior, peristoma minus porrectum.

Boloven.

Wegen des schmalen Clausiliums, der sehr sehr zurücktretenden Unterlamelle und der ventralen Lage der Gaumenfalten eine sichere Hemiphaedusa, welche sich am nächsten an meine gastroptychia aus der chinesischen Provinz Guidschou anschliesst. Ob von den zahlreichen Arten Mabile's aus Tongking eine in näherer Beziehung zu unserer Art steht, lässt sich nach den wenig kritischen Beschreibungen nicht entscheiden.

*25. *Clausilia (Garnieria) rugifera* Mölldff.

T. sinistrorsa, rimata, ovatulo-oblonga, solida, oblique subtiliter striatula et rugis flexuosis sculpta, fusca. Spira

convexo-turrita apice obtuso. haud decollato. Anfr. 8 convexusculi, sutura albo-lineari, in anfr. ultimis distanter papillata disjuncti, ultimus valde attenuatus, breviter solutus et distortus, magis confertim et distincte rugulosus. Apertura magna. fere verticalis, oblique late ovalis, peristoma latissime expansum, undique patulum, hepatico-labiatum. Lamella supera valida, subverticalis, rotundato-triangularis, a latere sinistro excavata, cum spirali continua; infera subhorizontalis tum oblique ascendens, basi nodulo sat valido munita, subcolumellaris emersa. Plica principalis marginem fere attingens, intus usque ad lineam lateralem producta; lunella lateralis, bene arcuata, basi cum plica palatali infera brevi, in fauce conspicua conjuncta.

Diam. 8,5, alt. 30,5, apert. lat. 8, 75, long. (oblique) 8,5 mm.

Boloven.

Erinnert in mancher Beziehung an *C. ardouiniana* Heude aus Tongking, mit welcher vielleicht *C. orientalis* Mabile zusammenfällt. Dieselbe hat aber 10 Windungen, ist stärker rippenartig gerunzelt, die Lamella ist dorsal u. a. m.

Von der Untergattung *Garnieria* sind mir nunmehr folgende Arten bekannt:

China: *Cl. trachelostropha* Mölldff., *fuchsi* Gredl.

Hainan: *schomburgi* Schm. et Bttg.

Tongking: *ardouiniana* Heude, *orientalis* Mab., *horrida* Mab.

Laos: *mouhoti* Pfr., *massiei* Morl. (welche ich für identisch mit *mouhoti* halte), *dautzenbergi* Morl.

Shan Staaten: *tuba* Hanl.

Barma: *masoni* Theob.

Annam: *rugifera* Mölldff.

Kambodja: ? *mouhoti* Pfr. — Mouhot sammelte die Art bei Luang-Prabang im Lande der Laos, welches Pfeiffer irrthümlich zu Kamaodja rechnete. Fischer giebt

als weiteren Fundort die Berge von Chaudoc im eigentlichen Kambodja nach Rochebrune, wonach die Art eine ungewöhnlich weite Verbreitung hätte. Sollte nicht eine Fundortsverwechslung oder falsche Bestimmung vorliegen?

26. *Prosopias pfeifferi* (Mke.)

Spiraxis Pfeifferi Menke Mal. Bl. 1956 p. 68. Pfr. Nov. I p. 103, t. 29, f. 7, 8.
Touranne.

27. *Auricula helvæcea* Phil.

Cuaquen, N. von Phudien (Crosse u. Fischer).

28. *Limnaea (Radix) annamitica* Wattlebl.

J. de Conch. 1886 p. 57, t. IV, f. 4.
Hué (Dorr).

29. *Canidia dorri* Wattlebl.

J. de Conch. 1887 p. 58. t. III. f. 5.
Kao-hai (Dorr.)

30. *Melania (Melania) diadema* Lea.

Touranne (Rochebrunne).

31. *Melania (Plotia) spinulosa* Lam.

Melania minutissima Wattlebl. (J. de Conch. 1886 p. 61, t. IV f. 6) von Thuan-an beruht auf ganz jungen Exemplaren einer *Plotia*, vielleicht der vorstehenden Art.

32. *Melania (Striatella) tuberculata* Müll.

Touranne (Morlet).

33. *Melania (Striatella) Kaohaiensis* Wattlebl.

J. de Conch. 1886 p. 61, t. III, f. 3.

Kao-hai bei Hué (Dorr.)

Schwerlich mehr als eine Varietät der vorigen.

34. *Melania (Stenomelania) crenulata* Lam.

Touranne (Rochebrüne).

35. *Melania (Stenomelania) subcrenulata* Wattebl.

J. de Conch. 1886 p. 60, t. III f. 2.

Hué (Dorr.)

Die Figurenbezeichnung von *M. supercrenulata* und *Kaohaiensis* ist verwechselt, erstere ist fig. 3, letztere fig. 2., wie schon aus den Dimensionen ersichtlich.

36. *Melania (Melanoides) tourannensis* Soul.

Voy. Bonite 1852. — Név. Handl. II p. 256.

Touranne (Souleyet).

M. „asperata Lam.“ bei Rochebrüne von Touranne ist vielleicht eine Varietät von *M. tourannensis* oder von *M. variabilis* Bens.; das Vorkommen der philippinischen Art auf dem Festland ist schwer glaubhaft.

37. *Bythinia dautzenbergiana* Wattebl.

38. *Bythinia morleti* Wattebl.

39. *Bythinia subcarinata* Wattebl.

l. c. p. 62—64, t. III, f. 6, 7, 8.

Hué (Dorr.)

40. *Paludina ampulliformis* Soul.

Touranne.

41. *Paludina gassiesi* (Hanl.) Frfld.

Annam.

42. *Assimineea obtusa* Wattlebl.

l. c. p. 65, t. V, f. 1.

Thuan-an (Dorr.).

43. *Assimineea annamitica* Bttg.

J. D. M. G. XIV. 1887, p. 158. — *A. elegans* Wattlebled. J. de Conch. 1886 p. 65, t. IV, f. 7 (non Paladilhe 1877).

Thuan-an (Dorr.).

Cyclophorus annamiticus Crosse (=monachus Morlet) stammt nicht aus dem eigentlichen Annam, sondern von Bienhoa bei Taininh in Cochinchina. Den Namen deshalb zu ändern, wie Morelet vorschlug, halte ich nicht für nöthig, da einerseits Theile von Cochinchina früher zur Machtsphäre von Annam gehörten, andererseits die Art wahrscheinlich auch im eigentlichen Annam noch gefunden werden wird. *C. coopertus* Heude von Taininh ist ein überflüssiges Synonym dieser Art.

*44 *Cyclophorus (Litostylus) orthostylus* Mölldff.

T. late umbilicata, turbinato-depressa, solida, subtiliter striata, superne lineis spiralibus impressis sat distinctis sculpta, castanea, dense fulvo-marmorata. Spira breviter turbinata. Anfr. $5\frac{1}{2}$ modice convexi, ultimus subacute angulatus, infra medium zona lata nigricante pictus, basi non spiraliter lineatus. Apertura modice obliqua, subcircularis, peristoma modice expansum, valde reflexum, labiatum, laete aurantiacum, columella haud dilatata, sinuata, subrecta.

Diam. 37,5, alt. 26,5, apert. diam. 18 mm.

Boloven (2 St.).

Wegen der nicht verbreiterten, im Gegentheil etwas verschmälerten Spindel gehört diese Art zu *Litostylus* Kob. et Mölldff., dessen Typus, *C. annamiticus* Crosse,

durch die flache Gestalt und den weiten Nabel sonst sehr abweichend ist. Die Spindel ist etwas ausgeschweift und verläuft in ihrem unteren Theile senkrecht; hierdurch bildet die Mündung keine Ebene, sondern ihre Fläche erscheint seitlich gesehen etwas konkav.

45. *Cyclophorus (Glossostylus) trouiensis* Wattebl.

l. c. p. 55, t. IV f. 1.

Trouié bei Hué (Dorr.).

Auf der Abbildung ist eine Verbreiterung der Spindel, wenn auch keine eigentliche zungenartige Verlängerung, ersichtlich; die Diagnose nennt den Spindelrand *latus, umbilici partem obtegens*. Danach gehört die Art, welche in unserm Katalog der Pneumonopomen übersehen ist, zu *Glossostylus*.

46. *Cyclophorus (Glossostylus) consociatus* Smith.

l. c. p. 13.

Songcan (Eudel).

In unserm Katalog haben wir diese Art zu *Eucyclophorus* gerechnet, weil Smith sie als nächstverwandt mit dem folgenden bezeichnet. Es ist aber an den Exemplaren, die ich von Fulton erhielt, eine deutliche zungenartige Verbreiterung der Spindel vorhanden, die bei *C. eudeli* fehlt. Es muss zugegeben werden, dass die Eintheilung der Gattung in Subgenera vielleicht etwas künstlich und die Abgrenzung der Gruppen gegeneinander oft schwierig ist, aber den Zweck, die überaus grosse Artenzahl übersichtlicher zu machen, haben wir, glaube ich, erreicht, wenn auch noch viel zu sichten und zu verbessern sein wird.

47. *Cyclophorus (Eucyclophorus) eudeli* Smith.

l. c. p. 13.

Songcan (Eudel).

Mit *C. lituus* einerseits und der Gruppe *C. punctatus-pyrostoma* andererseits verwandt.

C. punctatus Grat. soll bei Touranne vorkommen, was ich für sehr zweifelhaft halte. Vielleicht wurde eine kleine Form von *C. eudeli* dort beobachtet oder es war *C. pyrostoma* m., der auf Hainan und in Tongking lebt.

48. *Pterocyclus anguliferus* (Soul.)

Cyclostoma ang. Souleyet Rev. Zool. 1841 p. 347 Voy. Bonite t. 30, f. 6—11. — *Pterocyclus ang.* Pfr. Mon. Pneum. p. 44, Chemn. ed. II, t. 24, f. 3—6.

Touranne (Souleyet).

*49. *Pterocyclus bathyschisma* Mölldff.

T. latissime umbilicata, discoidea, solidula, subtiliter striatula, spiraliter ruguloso-decussata, pallide flava, maculis castaneis flammulatis, interdum in strigas confluentibus picta. Spira brevissime emersa. Anfr. $5\frac{1}{2}$ convexi, sutura profunde impressa disjuncti, ultimus subangulatus, sat longe descendens. Apertura diagonalis, circularis, peristoma duplex; internum modice expansum, labiatum, breviter porrectum, superne profunde et latiuscule excisum; externum late expansum antrorsum revolutum, sulco profundiusculo ab interno separatum, ad insertionem longe productum, processu alaeformi compresso, tubulum semiapertum efficiente adnatum. Operculum intus excavatum, extus cartilagineum, breviter convexum, marginibus anfractuum lamellatim elevatis,

Diam. 25, alt. 13, apert. diam. 11, intus 7,5 mm.

Boloven (4 St.)

Das nächstliegende war in dieser Form die voranstehende Art zu vermuthen, wozu auch der Name gepasst hätte. Jedoch bezog sich derselbe keineswegs auf eine gewinkelte Peripherie, wie sie unsre Art hat, sondern auf den flügeligen Fortsatz des Mundsaums, den Souleyet

einen Winkel nennt. Die beiden Arten stehen sich allerdings ziemlich nahe, zeigen jedoch sehr beträchtliche Verschiedenheiten. Bei *anguliferus* ist der innere Mundsäum „kaum eingeschnitten“, hier tief und breit ausgeschnitten. Der äussere Mundsäum ist nach der Abbildung bei Souleyets Art nur im oberen Theil nach vorn umgelegt, hier in seinem ganzen Verlauf stark nach vorn umgebogen, so dass zwischen ihm und dem innern Mundsäum eine tiefe Rinne entsteht. Der Hauptunterschied liegt in den Deckeln. Der von *anguliferus* ist hochkonisch, nach der Abbildung 5 mm. hoch bei 5.5 Breite; bei unsrer Art ist er zwar auch aussen konvex, aber bei einer Breite von 7 mm. nur 1,5 mm. hoch.

Der „Flügel“ ist stark zusammengedrückt und durch den übergebogenen äusseren Mundsäum fast zu einer Röhre geschlossen, auf diese Weise einen deutlichen Uebergang zu dem Röhrrchen von *Spiraculum* bildend. Solche Formen beweisen deutlich, dass *Spiraculum* nur eine extreme Entwicklung von *Pterocyclos* ist.

50. ? *Opisthoporus tener* Menke.

Pterocyclos tener Mke. Mal. Bl. III 1856 p. 69. Pfr. Nov. I p. 91, t, 25, f. 13—15. Mon. Pneum. suppl. I p. 32. — *Rhiostoma tenerum* Pfr. Mon. Pneum. suppl. II p. 40. — *Opisthoporus tener* Kob. et Mölldff. N. Bl. 1897 p. 119.

Diese Art wegen der losgelösten letzten Windung zu *Rhiostoma* zu stellen, war ohne Kenntniss des Deckels sehr gewagt, da diese Bildung auch bei *Cyclotus* und *Opisthoporus* vorkommt. Speciell wegen der entschiedenen Schalenverwandschaft mit *O. solutus* Stol. haben wir die Art der letzteren Gattung zugetheilt. Nach der Abbildung allein würde ich sie allerdings lieber zu *Proocyclos* stellen, da von einem Röhrrchen nichts zu sehen ist. Jedoch sagt Pfeifer ausdrücklich: „Mundsäum undeutlich verdoppelt,

der innere oben kurz eingeschnitten, der äusere sehr schmal abstehend, den Einschnitt durch eine schwache röhrenförmige Hervorragung deckend“. Hiernach muss die Zeichnung missglückt sein.

*51. *Cyclotus (Procyclus) porrectus* Mölldff.

T. late et aperte umbilicata, discoidea, solidula, subpellucida, plicato-striatula, nitens, fulvo-cornea. Spira brevissime conoidea. Anfr. $4\frac{1}{2}$ teretes celeriter accrescentes, ultimus antice breviter solutus et porrectus, ad aperturam subcampanulatus. Apertura parum obliqua, circularis. peristoma rectum, obtusum, intus leviter limbatum. Operculum terminale, intus sat concavum, anfr. 10 oblique costulatis.

Diam. maj. 20,5 min. 15,25, alt. 10,25, apert. diam. 7,5 mm.

Boloven (1 St.)

Wäre nicht bei *Opisthoporus tener* (Mke.) ausdrücklich ein Röhrechen erwähnt, so würde ich *Cyclotus porrectus* unbedingt nur als Subspecies jener Art auffassen, da sie nur durch bedeutendere Grösse, schneller zunehmende Windungen und verhältnissmässig grössere Mündung verschieden ist, soweit nach Beschreibung und Abbildung zu urtheilen. Aber mein Exemplar zeigt nicht die Spur einer Verdopplung, eines Einschnittes oder eines Röhrechens am Mundsaum. Unerwachsen kann es auch nicht sein, da der Mundsaum, wenn auch gar nicht ausgebogen, doch entwickelt und leicht verdickt ist; auch die innere Lippe spricht dagegen. Wir sehen auch hier wieder, wie wenig die Mündungscharaktere zur Unterscheidung von Gattungscharakteren geeignet sind. *Opisthoporus* sollte nur als Untergattung von *Cyclotus* aufgefasst werden, wie *Spiraculum* von *Pterocyclus*. Ja sogar die chinesisch hinterindischen *Opisthoporus* stehen in näherem Verhältniss zu *Procyclus*, die indonesischen zu *Eucyclotus*, als beide Gruppen *Opisthoporus* zu einander!

52. *Cyclotus (Procyclotus) tourannensis* (Soul.).

Cyclostoma tour. Soul. Voy. Bonite Zool. II p. 537, t. 30, f. 28—32. — *Cyclotus tour.* Pfr. Mon. Pneum. suppl. I p. 24. Touranne (Souleyet).

53. *Alycaeus gibbus* Fér.

Pfr. Mon. Pneum. p. 119.
Touranne (Eydoux).

54. *Neritina (Dostia) cornu copiae* Bens.

N. tourannensis Souleyet.
Touranne.

55. *Neritina (Neritodryas) chochinchinae* Recl.

Touranne (Morelet).

56. *Neritina (Neritodryas) hieroglyphica* Wattebl.

l. c. p. 68, t. III, f. 1.
Hué (Dorr.)

57. *Helicina (Ceratopoma) derouledoi* Wattebl.

l. c. p. 66, t. V, f. 2.
Touranne (Dorr.).

Deckel hornig, dünn, hellbraun, also zu *Ceratopoma* gehörig.

Die Conchylienfauna der diluvialen Sand- und Tuffablagerung bei Brüheim im Herzogtum Gotha.

Von

E. Hoeker (Gotha).

In der Nähe der sogenannten Fuhm-Mühle zwischen Brüheim und Friedrichswerth im Herzogtum Gotha befindet sich eine diluviale Sand- und Tuffablagerung von anscheinend nur geringer Ausdehnung, welche behufs Gewinnung der Tuffsteine aufgeschlossen ist. Ich habe diese Ablagerung, auf welche mich Herr Dr. G. Bornemann in Eisenach aufmerksam zu machen die Güte gehabt hatte, eingehend auf das Vorkommen von Conchylien durchforscht und dabei eine unerwartet reiche Anzahl von Arten gefunden. Bemerkenswert ist das Vorkommen einiger Arten, welche fossil bisher unbekannt waren, namentlich der *Clausilia interrupta* C. Pfr., welche auch lebend bis jetzt in Deutschland noch nicht beobachtet worden ist. Die ergiebigste Fundstelle ist eine 0,35–0,50 m mächtige, stark erdhaltige Sandschicht, welche von einer 1–2 m dicken Schicht festen Gesteins überlagert ist.

Nachstehend gebe ich ein Verzeichnis der gefundenen Arten, wobei ich die systematische Anordnung in C. A. Westerlund's Fauna der palaearktischen Binnenconchylien zu Grunde lege.

Den Herren O. Goldfuss in Halle a. S. und Prof. Dr. O. Böttger in Frankfurt a. M., welche mich bei Bestimmung mir zweifelhafter Arten freundlichst unterstützten, sage ich hierbei gebührenden Dank.

Die Bezeichnungen für den Häufigkeitsgrad des Vorkommens der einzelnen Arten: ss, s, zs, zh, h, hh, bedürfen keiner Erklärung.

I. Gen. **Vitrina** Draparnaud.

1. *Vitrina (Semilimax) kochi* Andr. ss.

Ein nicht ganz unversehrtes aber deutlich von *Vitr. diaphana* Drap. unterschiedenes Exemplar. Die Art, welche lebend von Jetschin in Schlesien gefunden wurde, ist neu für das thüringer Pleistocaen.

2. *Vitrina (Semilimax) elongata* Drap. zs.

II. Gen. **Conulus** Fitzinger.

3. *Conulus (Trochulus) fulvus* Drap. zh.

III. Gen. **Hyalinia** Agassiz.

4. *Hyalinia (Vitrea) diaphana* Stud. zh.

5. " " *crystallina* Müll. zh.

6. " (*Polita*) *pura* Ald. zh.

7. " " *hammonis* Ström. zh.

8. " " *cellaria* Müll. s.

9. " " *nitidula* Drap. zh.

IV. Gen. **Zonites** Montfort.

10. *Zonites verticillus* Fér. var. *praecursor* Weiss? s.

Die gefundenen Exemplare, ein ausgewachsenes zertrümmertes und verschiedene jugendliche mit nur 2 bis 3 Umgängen, lassen nicht mit Sicherheit entscheiden, ob dieselben zu vorstehender, bei Tonna und Taubach vorkommenden Form gehören.

V. Gen. **Helix** Linné.

11. *Helix (Punctum) pygmaea* Drap. s.

12. " (*Patula*) *rotundata* Müll. h.

13. " " *solaria* Mke. h.

Fast so häufig wie *Helix rotundata*.

14. *Helix (Vallonia) costata* Müll. s.

15. *Helix* (*Acanthinula*) *aculeata* Müll. zh.
16. „ (*Gonostoma*) *obvoluta* Müll. h.
17. „ „ *personata* Lam. s.
18. „ (*Chilotrema*) *lapicida* Lin. ss.
19. „ (*Fruticicola*) *bidens* Chemn. zh.
20. „ „ *hispida* Lin. var. *concinna* Jeffr. ss.
21. „ „ *incarnata* Müll. s.
22. „ (*Tachea*) *vindobonensis* Fér. s.
23. „ „ *nemoralis* Müll. zh.

VI. Gen. **Pupa** Draparnaud.

24. *Pupa* (*Pupilla*) *muscorum* Müll. s.
25. „ (*Sphyradium*) *edentula* Drap. ss.
Nur ein unausgewachsenes Stück, doch durch die spitze Form und die hellere Färbung des Embryonalumgangs leicht erkennbar.
26. *Pupa* (*Isthmia*) *minutissima* Hartm. s.
27. „ (*Alaea*) *pygmaea* Drap. form. *quadridens* West. s.
28. „ „ *substriata* Jeffr. zh.
29. „ „ *antivertigo* Drap. ss.
30. „ (*Vertigo*) *pusilla* Müll. ss.
31. „ „ *angustior* Jeffr. h.

VII. Gen. **Clausilia** Draparnaud.

32. *Clausilia* (*Clausiliastra*) *laminata* Mont. zh.
33. „ (*Graciliaria*) *filograna* Rm. zh.
34. „ (*Fusulius*) *interrupta* C. Pfr. — ss.
Von dieser in Deutschland bisher weder lebend noch fossil bekannten Schnecke habe ich drei Fragmente (Mündung mit 1½ bis 2 Umgängen) gefunden, welche Herr Prof. Dr. Böttger zu bestimmen die Güte hatte.
35. *Clausilia* (*Kuzmicia*) *dubia* Drap. zh.
36. „ „ *cruciata* Stud. form. *minima* A. S. ss.

Zwei Exemplare, von Herrn Prof. Dr. Böttger bestimmt. Neu für das Pleistocaen. Die typische Form, welche für das thüringer Pleistocaen neu ist, wurde von mir bei Burgtonna gefunden.

37. *Clausilia* (*Kuzmicia*) *pumila* C. Pfr. zh.

38. „ (*Pirostoma*) *ventricosa* Drap. s.

39. „ „ *tumida* K. ss.

Zwei Exemplare, von Herrn Prof. Dr. Böttger bestimmt. Neu für das Pleistocaen.

VIII. Gen. **Cionella** Jeffreys.

40. *Cionella* (*Zua*) *lubrica* Müll. s.

41. „ (*Azeca*) *tridens* Pult. h.

Weit häufiger wie die vorige Art. Dieselbe kommt auch lebend in der Umgegend, im Krahnberg und auf der Fahner'schen Höhe sowie nach Clessin¹⁾ im Hainich bei Ihlefeld (nicht Ihlenfeld), vor. Sie ist neu für das thüringer Pleistocaen.

Cionella (*Caecilianella*) *acicula* Müll. s.

Ich neige der Ansicht des Herrn Dr. A. Weiss in Weimar zu, welcher die Fossilität der Art bezweifelt²⁾ da ich Exemplare wohl an von der Oberfläche aus zugänglichen Stellen, nicht aber an solchen gefunden habe, welche von einer dichten Tuffsteinschicht bedeckt waren. Auch die glashelle Beschaffenheit der Gehäuse, auf welche schon Clessin³⁾ hinweist, deutet auf ihre recente Natur hin.

IX. Gen. **Succinea** Draparnaud.

42. *Succinea* (*Neritostoma*) *putris* Linn. s.

¹⁾ (Ex. Moll. Fauna 2. pag. 30).

²⁾ (Nachr. Bl: 1894 pag. 155 u. Zeitschr. d. D. geol. Ges. 1896 pag. 176).

³⁾ (Vom Pleistocaen zur Gegenwart, in Corresp. Bl. zool.-mineral. Ver. Regensburg, 32 Jahrg. S. 47.)

43. *Succinea (Lucena) oblonga* Drap. var. *elongata* Al. Br. zh.

X. Gen. **Carychium** Müller.

44. *Carychium minimum* Müll. hb.

XI. Gen. **Limnaea** Rang.

45. *Limnaea (Gulnaria) peregra* Müll. zh.

46. " (*Limnophysa*) *palustris* Müll. var. *diluviana*
Andréae zh.

47. " (*Fossaria*) *truncatula* Müll. h.

XII. Gen. **Planorbis** Guettard.

48. *Planorbis (Tropidiscus) umbilicatus* Müll.

49. " (*Gyrorbis*) *septemgyratus* Rrn. ss.

Neu für das thüringer Pleistocaen, wohl auch für
das deutsche.

50. *Planorbis (Gyrorbis) leucostoma* Mill. sh.

51. " " form. *perezii* Graëlls ss.

Die Form ist neu für das thüringer Pleistocaen.

52. *Planorbis (Bathyomphalus) contortus* Lin.

XIII. Gen. **Acme** Hartmann.

53. *Acme polita* Hartm. zh

XIV. Gen. **Bythinia** Leach.

54. *Bythinia tentaculata* Lin.

XV. Gen. **Valvata** Müller.

55. *Valvata (Gyrorbis) cristata* Müll. hb.

XVI. Gen. **Sphaerium** Scopoli.

56. *Sphaerium (Cyclas) corneum* Lin. ss.

Planorbis umbilicatus Müll., *Planorb. contortus* L. und
Bythinia tentaculata L. sind von Herrn Dr. G. Bornemann

bei früheren Besuchen der Fundstelle zum Teil in grösserer Anzahl gesammelt und mir mitgeteilt, von mir indessen noch nicht gefunden worden; ihr Vorkommen scheint sich daher auf vereinzelte locale Ansammlungen zu beschränken.

Von den aufgeführten Arten bezwse. Varietäten sind ausgestorben 2, nämlich: *Zonites verticillus* Fér. var. *praecursor* Weiss und *Limnaea palustris* Müll. var. *diluviana* Andr.,

der mitteldeutschen Fauna nicht mehr angehörig 9, nämlich: *Vitrina kochi* Andr., *Helix solaria* Mke., *Helix vindobonensis* Fér., *Clausilia filograna* Rm., *Clausilia interrupta* C. Pfr., *Clausilia cruciata* Stud. form. *minima* A. S., *Clausilia tumida* K., *Planorbis septemgyratus* Rm. und *Planorbis leucostoma* Müll. form. *perezii* Graëlls,

der mitteldeutschen Fauna angehörig, aber in der Umgegend noch nicht gefunden 2, nämlich: *Pupa edentula* Drap. und *Acme polita* Hartm.

Die übrigen Arten kommen in der näheren oder weiteren Umgebung des Fundorts auch jetzt noch lebend vor.

Eine neue Pomatia.

Von

Hermann Rolle.

Pomatia pelagonesica n. sp.

Testa omnino exumbilicata globoso-conoidea, solida, ruditer oblique costellato-striata, praesertim in parte supera anfractus ultimi subtilissime spiraliter lineata, griseo alba, fasciis duabus latissimis livido-fuscis hic illic albido nebulatis vel interruptis, zonas angustas ad suturam et ad periphe-

riam et latiore ad umbilicum relinquentibus ornata. Spira convexo-conica apice permagno, obtusato, lutescente. Anfractus $4\frac{1}{2}$ convexi, sutura impressa sulco spirali fortiore marginata discreti, ultimus inflatus, rotundatus, antice valde et profunde convexo-deflexus. Apertura obliqua, lunato-ovata, intus coerulescens, castaneo limbata; peristoma obtusulum, castaneum, marginibus callo castaneo extus bene marginato junctis, externo et basali levissime reflexiusculis, columellari compresso, acie albida, dilatato, appresso, umbilicum omnino claudente.

Diam. maj. 39, alt 35 mm.

Hab. Pelagonisi insulam Graeciae.

Zwei neue Arten aus Deutsch-Neuguinea

Von

W. Kobelt.

Planispira simbangensis n.

Testa umbilicata, depressa, fere discoidea, solida, polita, nitida, subtiliter striata, striis aperturam versus fortioribus, interdum costiformibus, albida nigro-castaneo bifasciata, fascia infera latiore, epidermide tenui fugaci lutescente (?levissime pilosa) induta, spira plana, anfractu penultimo tantum leviter prominente, apice excavato; umbilicus perspectivus, ad $\frac{1}{3}$ obtectus. Anfractus $4\frac{1}{2}$ convexi, sutura profunda discreti, superi lente, inferi celerius accrescentes, ultimus dilatatus, sat inflatus, rotundatus, longe descendens, antice gibboso-cristatus, dein constrictus, ad aperturam iterum dilatatus, et in umbilico distincte scrobiculatus. Apertura perobliqua, piriformi-circularis, modice lunata, alba fasciis translucens; peristoma expansum et undi-

que late reflexum, tenue, marginibus approximatis sed haud junctis, columellari subsinuato, primum attenuato, dein leviter expanso, umbilici $\frac{1}{3}$, interdum fere $\frac{1}{2}$ obtegens.

Diam. maj. 25., min. 21,5, alt. 14,5, diam. apert. obl. 14 : 14 mm.

Hab. Simbang Novae Guineae germanicae.

Chloritis simbangensis n.

Testa pervie umbilicata, depresso globoso spira plana, tenuiuscula, sed solidula, vix striatula, undique confertissime granulosa, lutescenti alba, (in speciminibus bene conservatis epidermide fusca pilosa induta;) spira vix immersa apice perparvo. Anfractus $4\frac{1}{2}$ convexi. sutura profunde impresas discreti, ultimus perinflatus, ad suturam planus, medio obsolete subangulatus, circa umbilicum cylindricum, pervium compresso-cristatus, antice profunde descendens, levissime constrictus. Apertura obliqua, fere diagonalis, lunato-circularis, peristoma albido-carneum marginibus callo tenuissimo junctis, externo brevissime expanso et reflexo, columellari dilatato et fornicatim reflexo.

Diam, maj. 20, min. 16,5, alt. 13 mm.; diam. apert 11 mm.

Hab. Simbang Novae Guinea germanicae.

Literaturbericht.

Pilsbry, H. A., and Charles W. Johnson, a classified Catalogue with Localities of the Land.-Shells of America North of Mexico. Reprinted, with corrections, from the Nautilus 1897—1898. 8°. 31 S.

Es werden im Ganzen 375 Arten aufgeführt, ausserdem zahlreiche Varietäten oder Unterarten mit trinominaler Benennung. Die eingeschleppten Arten sind mit eingeschlossen. —

Proceedings of the Royal Physical Society of Edinburgh. Session 1896—97.

p. 336. Goodchild, J. G., Notes on the Mollusca of the Laminarian Zone at Leith. —

p. 363. Hoyle W. E., a Catalogue of Recent Cephalopoda. Supplement 1887—96. Schon in voriger Nummer besprochen. —

Journal de Conchyliologie, Vol. 45 No. 3.

p. 153. Monterosato, T. A. de, sur les Cypraea de la Mediterranée. Der Autor kennt nur die vier altbekanntesten Arten von denen *C. achatidea* (*C. physis* aut. nec Br.) nur auf Algerien beschränkt ist, aber fossil auf Sicilien und bei Korinth vorkommt.

p. 165. Hervier, le R. P., Descriptions d'espèces nouvelles de Mollusques provenant de l'Archipel de la Nouvelle Calédonie (suite). Abgebildet werden folgende schon früher beschriebene Arten: *Daphnella atractoides* t. 7 fig. 1; — *Cithara semizonata* t. 7 fig. 2; — *C. subgibbosa* t. 7 fig. 3; — *C. crystallina* t. 7 fig. 4; *C. subglobosa* t. 7 fig. 5; — *C. diaglyphá* t. 7 fig. 6; — *C. eupoecila* t. 7 fig. 7; — *C. harpellina* t. 7 fig. 8; — *C. subgracilis* t. 8 fig. 1; — *C. capillata* t. 8 fig. 2; — *C. lepidella* t. 8 fig. 3; — *C. raffini* t. 8 fig. 4; — *Mangilia nanisca* t. 8 fig. 5; — *M. dealbata* t. 8 fig. 6; — *M. diatula* t. 8 fig. 7; — *M. diatulina* t. 8 fig. 8. —

p. 193. Fischer, H., quelques remarques sur les Coquilles quaternaires recoltées par M. E. Prette dans la grotte du Mas d'Azil (Ariège). *Pecten islandicus*, *Cypraea achatidea* und *Pecten maximus* finden sich verarbeitet, letztere mit einem eingravirten Thierkopf.

The Journal of Conchology Vol. 9 No. 2. — April 1898.

p. 33. Melvill et Standen, the Marine Mollusca of Madras and the immediate neighbourhood (Cont.). *Neu Sanguinolaria hendersoni* p. 33 t. 1 fig. 7. —

p. 49. Taylor, Fred, the Land- and Freshwater Mollusca of the district between Ashton — under Lyne and Adham.

p. 53. Chaster, G. W., M. J. T. Marshalls Criticisms; an answer.

p. 61. Marshall J. T., Additions to British Conchology.

Gude, G. K., *Armature of Helicoid Land shells*. — In *Science Gossip* Vol. IV. p. 284.

Enthält die innere Bezeichnung von *Plectopylis diptychia* Mlldff. und *Pl. trochospira* Mlldff. mit var. *bohloensis* n. — Die Fortsetzung vol. V p. 15 bringt *Pl. refuga* Gld., *leiophis* Bens. und *pseudophis* G. Aust.

Kleinere Mittheilungen.

In Heft 11 des sechsten Jahrganges der *Brandenburgia* ist ein hochinteressanter Vortrag unseres Mitgliedes Friedel „über primitive Nahrungsmittel aus dem Pflanzen- und Tierreich (Brot, Butter

und Käse, Schnecken und Muscheln)“ abgedruckt, der zahlreiche Mittheilungen über die Verwendung von Mollusken als Nahrung innerhalb Deutschland enthält. Der Konsum der Weinbergschnecke ist in Berlin in neuerer Zeit entschieden im Zunehmen begriffen, sie werden in Delikatessenhandlungen in den feinsten Stadttheilen feil geboten.

In No. 1 des Nautilus vol. XII macht Cockerell darauf aufmerksam, das *Mariaëlla dussumieri* Val. allem Anschein nach identisch ist mit *M. beddomei* G. Aust. von Travancore. Das Original-exemplar im Britischen Museum trägt als Fundortsangabe einfach „Mahé“; es ist damit aber jedenfalls nicht die Seychelleninsel gemeint, sondern die gleichnamige ehemalige französische Kolonie in Südindien. Damit verschwindet wieder ein Räthsel aus der Zoogeographie.

Erklärung.

In dem letzten Bogen des Catalogs der lebenden Pneumonopomen sind in Folge eines dem Manuskript zugestossenen Unfalles mehrere Blätter ausgefallen und ist dadurch eine Verwirrung entstanden, welche uns zwingt, den Bogen völlig neu drucken zu lassen. Der Neudruck wird der Julinumner des Nachrichtenblattes beigegeben werden.

Möllendorff. Kobelt.

Necrologie.

Am 26. Mai starb in Hermannstadt unser altes Mitglied, der erste Erfoscher der siebenbürgischen Molluskenfauna Dr. Eduard Albert Bielz im 72 Lebensjahre. Seit langen Jahren durch ein schweres Augenleiden an der Fortsetzung seiner systematischen Arbeiten verhindert, hat er trotzdem der Naturwissenschaft und der Erforschung seiner Heimat das regste Interesse bewahrt und war der Mittelpunkt des siebenbürgischen Vereins für Naturwissenschaften geblieben. Sein Name bleibt für alle Zeiten mit der Clausilientauna Siebenbürgens verknüpft.

Eingegangene Zahlungen:

Schacko, B., Mk. 6.—. Nägele, W., Mk. 6.—. Hocker, G., Mk. 6.—. Roos, F., Mk. 6.—.

Notiz.

Herr Dr. **Paul Trübsbach**, seither in Breslau, wird um freundl. Angabe seiner jetzigen Adresse gebeten, da die letzte Zusendung als unbestellbar zurückkam.

Verlagsbuchhandlung von **Moritz Diesterweg**
in Frankfurt a. Main.

THE Malacological Review,

AN INTERNATIONAL JOURNAL.

EDITED BY

WALTER E. COLLINGE, F.Z.S.,

MASON COLLEGE, BIRMINGHAM, ENGLAND.

The above Paper is not in any sense intended as a rival to any of the existing Malacological Journals. Its aim is to provide a means of communication and publication for those Malacologists specially interested in the **Slugs and Slug-like genera**.

It will endeavour, in so far as possible, to reproduce the original descriptions of all new genera, species, &c., to review all publications, and give a Bibliography of such literature as relates to the above mentioned forms.

From time to time revisions of the „Check-List of Slugs,“ or parts thereof, will be given.

In brief, the Paper will endeavour to epitomise all that is of interest to those Malacologists interested in those families of the Mollusca known as Slugs.

During the first year four parts will be issued.

A number of European Malacologists have already promised their support, and believing that the value and usefulness of the publication will commend itself to all Students of the Slugs and allied genera, the Editor invites your co-operation and support.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Dreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Aeltere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heyemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Land and Freshwater Mollusca of India,

including South Arabia, Baluchistan, Afghanistan, Kashmir, Nepal, Burmah, Pegu, Tenasserim, Malay Peninsula, Ceylon and other Islands of the Indian Ocean. Supplementary to Messrs. Theobald and Hanley's *Conchologia Indica*. By *Lt. Col. H. H. Godwin-Austen*. Vol. II. Part VII, October 1897, Part VIII Jan. 1898.

Seit dem Schlussheft des ersten Bandes dieses wichtigen Werkes (Part VI, April 1888) war in dem Erscheinen desselben eine fast zehnjährige Pause eingetreten; wir haben das Erscheinen der ersten beiden Lieferungen eines zweiten Bandes mit Freude zu begrüßen, da Godwin-Austen bei seinen anatomischen Untersuchungen stets auch auf die Schale Rücksicht nimmt, seine Arbeiten also besonders

geeignet sind uns aus dem jetzigen Uebergangstadium der Schneckensystematik weiter zu helfen.

Heft VII beginnt mit der Beschreibung und Abbildung einer Anzahl *Alycaeus*-Arten, welche bereits 1893 in den Proc. Zool. Soc. veröffentlicht, aber Kobelt und mir bei der Zusammenstellung unsres Katalogs entgangen waren. Es sind *A.* (*Orthalycaeus*) *rubinus*, *subculmen*, *granum*, (*Chamalycaeus*) *busbyi*, (*Charax*) *birugosus*, *ochraceus*, *dohertyi*. *A. granum* von den Nagabergen will der Autor zu *Dioryx* rechnen; da jedoch die Striktur und der Beginn der Nahrtöhre weit ab von der Mündung liegen, so kann von *Dioryx* nicht die Rede sein, vielmehr gehört die Art mit ihrer nächsten Verwandten, *A. oliphorus* Bens., zu *Orthalycaeus*.

Es folgen eine Reihe von neuen *Diplommatina* Arten, von denen die nachstehenden zu *Diplommatina* s. str. gehören: *D. decorosa*, *chennelli*, *butleri*, *elongata*, *ambigua*, *commutata*, *garoënsis*, alle von den Naga- und Garo-Bergen. Eine weitere Gruppe nähert sich durch die weit zurückliegende Konstriktion, etwa im letzten Drittel der vorletzten Windung, meiner Sektion *Paradiancta* von Borneo und den Philippinen, doch sind *Parietalfalten* weder in den Beschreibungen erwähnt, noch aus den Abbildungen ersichtlich. Wenn sie fehlen, so würden diese Arten eine neue Sektion von *Diplommatina* zu bilden haben, wofür ich den Namen *Metadiancta* vorschlage. Die Arten, welche ebenfalls aus Assam und Grenzgebieten stammen, sind: *D. dohertyi*, *thomsoni*, *nengloënsis*, *distincta*, *khunhoënsis*, *lapillus*, *compacta*, *japvoënsis*.

Die nächste Reihe enthält Arten mit einer spornartigen Verlängerung am unteren Columellarrand, eine Bildung, welche für meine Sektion *Sinica* charakteristisch ist. Da diese Sektion ausser China auch im indischen Archipel, in Hinterindien bis Assam nachgewiesen ist, so ist es sehr wahrscheinlich, dass diese Arten zu *Sinica* gehören, obwohl

auch hier Palatalfalten, die oft schwer erkennbar sind, nicht erwähnt werden. Es sind: *D. unicrenata*, *animula*, *subrubella*, *subtilis* und *delicata*, aus derselben Gegend wie die vorigen. Die nächste Gruppe leitet der Autor mit der Bemerkung ein, dass manche Conchyliologen dieselbe für werth halten möchten sie als neues Subgenus abzutrennen, doch sei die Familie bereits sehr zersplittert worden (already much split up) und es sei doch wohl nicht wünschenswerth die Zahl von auf kleinen Differenzen der Schale begründeten Untergattungen noch zu vermehren, da es schliesslich so schwierig werde die Zwischenformen unterzubringen. Ich fühle mich durch diese kritische Bemerkung einigermaßen mitgetroffen, weil ich selbst das Meinige dazu beigetragen habe, die überaus grosse Zahl der Diplommatiniden, welche durch das überraschend starke Anwachsen sehr unübersichtlich werden, in natürliche Gruppen zu zerlegen, was ich aus praktischen Gesichtspunkten für sehr nöthig und nützlich halte, selbst wenn die Gattungen und Untergattungen auch zunächst noch nicht auf anatomische Untersuchungen begründet sind. Die Schalenkennzeichen, auf welche ich meine Eintheilung in erster Linie basire, die Lage des Deckels, d. h. also der dazu dienenden Einschnürung, und das Vorhandensein oder Fehlen der verschiedenen inneren Leisten, sind nach meiner Erfahrung ganz konstant und mir sind trotz einem sehr reichlichen Material keine Arten vorgekommen, bei welchen ich über die Zuthellung zu einer der von mir anerkannten generischen Abtheilungen hätte schwanken müssen. Warten wir also ab bis sich „Zwischenformen“, die in den Rahmen der jetzt angenommenen Eintheilung nicht passen wollen, wirklich finden. Im vorliegenden Falle handelt es sich um Arten, die anscheinend keine Spindellamelle besitzen, obwohl bei einigen die Stelle derselben durch eine leichte Schwellung des Columellarrandes angedeutet ist. Die Struktur befindet sich am

Anfang der letzten Windung. Hier ist nur durch Aufbrechen der Windung zu entscheiden; fehlt die Lamelle wirklich, so gehören die Arten zu *Palaina*, andernfalls sind es echte *Diplommatinen*, bei denen die Lamelle sich nach aussen abschwächt. Wegen des letzteren nur graduellen Unterschiedes eine neue Gruppe aufzustellen, wäre allerdings überflüssig. Bei zwei dieser Arten giebt der Autor selbst an, dass ein schwacher, zurückliegender (internal) Spindelzahn vorhanden sei. Die Arten welche aus derselben Gegend wie die obigen stammen, sind *D. munipurensis*, *venustula*, *domuncula*, *succinea*, *concinna* und *gibberosa*, letztere links gewunden.

Die nächste behandelte Gattung ist *Cyclophorus* Montf. welche Godwin-Austen anscheinend im weitesten Umfang beibehalten will, selbst *Lagochilus* und *Leptopoma* miteingegriffen. Mit diesem Rückschritt ignoriert er mithin nicht nur alle neueren Arbeiten über die Schalen, sondern auch Untersuchungen der Weichtheile, sonst müsste er mindestens die beiden letztgenannten Gattungen anerkennen. Er selbst bespricht die Anatomie nur von zwei Arten; mit dem Resultat können wir Conchyliologen sehr zufrieden sein, da sie die Wichtigkeit der Schale für die Systematik durchaus bestätigen. Die eine ist *C. wahlbergi*, bei welchem er erhebliche Unterschiede von *Cyclophorus* konstatiert und für den er die Untergattung *Natalia* aufstellt. Dass diese Afrikaner eine eigene Gruppe bilden müssen, war nach den Schalen schon zweifellos und von Martens hat sie deshalb als *Aferulus* (Besch. Weichth. Deutsch-Ost-Afr. 1897 p. 295 — Kob. et Millf. Nachr. Bl. Juli/Aug. 1897 p. 111) abgetrennt, wozu *Natalia* als überflüssiges Synonym gehört.

Die andre untersuchte Art, *C. crocatus* Born (= *turbo* Chemn.) ergab, dass das Subg. *Cyclohelix* auch nach den Weichtheilen gut geschieden ist. Ich zweifle nicht, dass dasselbe Resultat auch bei Untersuchung der übrigen nach

den Schalen unterschiedenen Gattungen und Untergattungen erzielt werden wird.

Es folgt die Besprechung von *Otopoma* und die Untersuchung von *O. naticoides* und *clathratulum*. Interessant ist dabei der Nachweis, dass das angebliche *O. unifasciatum*, welches nach der Schale und dem Deckel zu *Tropidophora* gehört, eine Radula wie die unzweifelhafte *Tr. betsiloënsis* Sm. besitzt.

Die Besprechung der indischen Pupina-Arten enthält die Beschreibung von zwei neuen, *P. limitaneus* (so!), Grenze von Barma und Siam, und *tongupensis*, Pass Tongup in den Arakan-Bergen, sowie den Nachweis, dass die vermeintliche Helicide *Sagdinella* Mörch auf junge Pupina basirt war.

Heft VIII beginnt mit einigen Nachträgen zu den im ersten Bande besprochenen Naniniden-Gattungen und geht dann zu einer Uebersicht der Gattung *Cryptosoma* über, von welcher eine neue Art, *C. inusitatum* von Ost Barma, beschrieben wird. Godwin-Austen weist sodann nach, dass „*Vitrina*“ *siamensis* Haines zu *Cryptosoma* gehört, worüber auch nach der Schale kaum ein Zweifel bestehen konnte; ich habe sie schon vor Jahren an Tauschfreunde als *Cryptosoma siamense* versandt. Aber auch „*Helicarion*“ *imperator* von Hongkong ist nach den Weichtheilen ein *Cryptosoma*, was man ebenfalls aus der Schale hätte schliessen können. Die Art zeigt nämlich denselben Schalencharakter wie *C. praestans* und *siamense*, eine leichte Verengung der Mündung durch Herabbiegen des oberen Mundsaums — wieder ein Beweis, dass wir noch genauer minutiöse Unterschiede der Schalen beachten müssen. Bei Angabe der Literatur hätte die Beschreibung und vortreffliche Abbildung von *C. imperator* durch v. Martens (*Conch. Mitth.* I p. 73, t. XIII) nicht übersehen werden sollen.

Die darauf folgende Besprechung von *Damayantia* Issel, *Parmarion*, *Durgella* (mit n. sp. *mairangensis*, *sumbaensis*, *levidensis*) bietet keine Veranlassung zu Bemerkungen. Sehr wichtig ist dagegen die Beschreibung der Weichtheile von *Hemiplecta humphreysiana* (Lea). Bekanntlich war *Hemiplecta* Alb. und selbst noch in der Martensischen Verbesserung ein ziemlich unkritisches Gemisch sehr verschiedenartiger Naniniden, die nur nach dem sehr verschieden ausgeprägten Charakter der stärkeren Skulptur auf der Oberseite zusammen gestellt waren. Aus conchologischen wie anatomischen Gründen habe ich die philippinischen Gattungen *Hemitrichia* und *Hemiglypta* abgetrennt. Die sich um *Nanina striata* gruppirenden hinterindischen Arten gehören nach Pfeffer zu *Ariophanta* (s. u.), eine Reihe indischer Formen bilden die Gattung *Xestina* Pfeffer, andere müssen zu *Oxytes* treten u. s. w. Der Name *Hemiplecta* verbleibt mithin schliesslich der typischen Art, *humphreysiana* Lea und ihren näheren Verwandten, welche allerdings den Gruppencharakter am wenigsten scharf zeigen. Durch ihre feine Runzelung nähern sie sich *Rhysota* und ich habe sie daher als Sektion oder Untergattung zu dieser Gattung gestellt (Nachr. Bl. 1896 p. 138, Verz. Phil. Landmoll. 1898 p. 57). Godwin-Austen's Untersuchung der Weichtheile ergibt nun generischen Werth für die Gruppe, ohne dass er sich freilich über ihre Stellung in der Naniniden-Reihe näher ausspräche. Er rechnet mit Sicherheit zu derselben Gattung noch *uter Theob.*, *cymatium* Bens. und *densa* Ad et Rve., doch gehören sicher noch eine grosse Zahl anderer Naniniden dazu. Ob ich mit der Zuthellung der vermeintlichen *Xesta*-Arten Sempers wie namentlich *distincta*, *mindanaensis*, und der Gruppe von *sagittifera* zu *Hemiplecta* Recht behalten werde, muss eine erneute anatomische Untersuchung belehren.

Hiernach giebt der Autor eine Monographie seiner

Gattung Nilgiria, typ. solata Bens., zu der er mit Sicherheit noch tranquebarica Fabr. und bistrialis Beck, als wahrscheinlich noch ligulata, semirugata, belangeri, bombayana, madaraspatana, vitellina, sisparica, ceylanica u. a. m. rechnet. Seine Gattung entspricht daher ganz genau Xestina Pfeffer, welche derselbe bereits 1878 (J. D. M. G. p. 257 und Naniniden p. 13) aufgestellt hat, während der Name Nilgiria zuerst 1888 (G. Aust. India vol. I p. 253) und zwar ohne Beschreibung veröffentlicht wurde; er verfällt daher der *Synonymie*. Wichtig ist der Nachweis, dass Xestina und Ariophanta anatomisch kaum zu trennen sind und dass die Rechts- oder Links-Windung keinen wesentlichen Unterschieden entspricht. Auch hierin ist ihm Pfeffer theilweise zugekommen, welcher die Ariophanten in Xestina-ähnliche und Hemiplecta-ähnliche eintheilt und zu ersteren die Gruppe der rechtsgewundenen striata rechnet. Auch die amphidrome javana gehört hierher, ein weiterer Beweis, dass die Windungsrichtung zu keiner generischen Trennung berechtigt. Godw. Austen schlägt aber selbst vor aus conchologischen Gründen Ariophanta und Nilgiria, also Xestina getrennt zu halten und vereinigt sie als Subfam. Ariophantinae. Ich würde vorschlagen, Ariophanta auf die indische Gruppe von laevipes Müll. zu beschränken und zu Xestina auch die „Xestina-ähnlichen Ariophanten“ Pfeffers zu stellen.

Am Schlusse bespricht unser Autor noch kurz die von Semper zu Ariophanta gestellten Naninen des Indischen Archipels, für welche er den neuen Namen Semperia vorschlägt. Ganz abgesehen davon, dass dieser Name bereits 1867 von Crosse für ein Subgenus von Emarginula vergeben ist, so ist dieselbe schon deshalb nicht haltbar, weil kein Typus namhaft gemacht ist und die von Semper angeführten Arten sicher nicht zu einer und derselben Gattung gehören. Rumphii ist höchstwahrscheinlich eine

links gewundene Hemiplecta, martini Pfr. gehört wohl sicher zu Dyakia, javana und striata, wie oben erwähnt, zu Xestina, während nemorensis und rareguttata nach Pfeffer „Hemiplecta-ähnliche Ariophanten“ sind. Hier ist also noch viel zu sichten; jedenfalls erscheint es voreilig ohne sorgfältige anatomische Untersuchung bezw. Nachprüfung neue Gattungen aufzustellen. Uns Schalenmenschen wird dies oft mit viel geringerem Recht zum Vorwurf gemacht.

Kowno, Mai 1898.

Dr. v. Möllendorff.

Neue Buliminiden aus Gansu.

Von

Prof. P. V. Gredler.*)

1. *Napaeus vincentii* Gredler.

T. umbilicata, conica, solida, striata, in cervice aliquot costulis incrementi distantibus ornata, nitida, nigro-purpurea, apice obtusiusculo; anfr. 7 convexi, regulariter crescentes, ultimus dilatatus alte ascendens; apertura valde obliqua, oblonga, pariete sinuata; peristoma late expansum, intus forisque albidum, margo interior prominulus, obtusus, exterior acutus, fragilis, marginibus conniventibus callo brevi junctis, ad insertionem nodulo caesio valido. Long. 9, lat. ult. anfr; 5 mm.

Buliminus (Napaeus) Vincentii Gredler, zur Conchylienfauna von China XIX Stück, p. 5 fig. 1.

Hab. in parte meridionali prov. Gansu, lig. Potanin.

2. *Buliminus pupopsis* Gredler.

T. mediocris, perforata, cylindrica, apice citius attenuato, conico, obtusiusculo; anfractibus primis humilibus, ultimis

*) Diagnosen abgedruckt aus dem Programm des Bozener Gymnasiums für 1898. —

tribus altis parum convexis, solida, laevis, nitida, translucida, albido-hyalina, rarius cornea; apertura tribus laminis fortioribus coarctata, columellari una, parietali una et palatali $\frac{1}{3}$ anfractus longa, foris translucida; peristomate albo aut isabellino, tumido-labiato, expanso, margine interiori supra reflexo, duobus callo junctis, ad insertionem tuberculo ornatis. — Lond. 15, lat. 5 mm.

Buliminus gansuicus Schalfewj in sched.

— pupöpsis Gredler l. c. p. 6 fig. 2.

Hab. in parte meridionali prov. Gansu, leg. Potanin. Muss wohl eine besondere Gattung bilden.

3. *Zebrina schalfewi* Gredler.

T. elongato-fusiförmis, solida, obscura, cinereo-albida, striis irregulariter sparsis fuscinis, nitidula, anguste perforata. Anfr. $9\frac{1}{2}$ minus (apicalibus plus) convexis regulariter accrescentibus, sutura superficiali; apertura mediocris, parum obliqua, elongato-ovata, ad sinulum acuminata, intus fulvescens et linea palatali introrsum dilatata obscuriore, duobis callis ad insertionem et retro in pariete levibus ornata, peristomate labioso, expanso, haud reflexo, albido, marginibus callo tenui junctis, sinistro supra dilatato, adnato. — Alt. 20, diam. 5, dim. apert 6:5 mm.

Buliminus (*Zebrina*) *Schalfewi* Gredler l. c. p. 8 fig. 4.

Hab. prope Nan-pin prov. Gansu, leg. Potanin.

4. *Buliminus hyacinthi* Gredler.

T. anguste fusiformi-turrita, perforata, striatula, nitida, tenuis, castanea; anfr. $8\frac{1}{4}$ convexi, sensim, ultimi celerius accrescentes, ultimas ante aperturam usque ad perforationem medio depressulus, sutura impressa in fine magis oblique decurrens, apertura relative magna, ovalis, obliqua; peristoma simplex, acutum, luridum; margo externus vix incrassatus parumque expansus, internus supra late expansus,

ad perforationem reflexiusculus, incrassatus, marginibus callo tenui, ad insertionem tuberculato junctis. — Long. 8,5–9, diam 2 mm.

Buliminus Hyacinthi Gredler l. c. p. 8 fig. 4.

Hab in parte meridionali prov. Gansu.

Hat den Habitus einer kleinen *Clausilia*.

5. *Buliminus rhabdites* Gredler.

T. respectu generis angustissima, filiformis, apice obtuso, solidula, arcte umbilicata, purpurea, conspicue striata; anfr. $7\frac{1}{2}$ parum convexi, regulariter crescentes, ultimus medio constrictus, basi obtuse cristata, sutura filaris; apertura verticalis, ovalis; peristoma simplex, breviter sed plane expansum, albidum, marginibus conniventibus, callo forti junctis, tuberculo ad insertionem rubido. — Long. 8, diam. 1 mm.

Buliminus rhabdites Gredler l. c. p. 9 fig. 5.

Hab. in parte meridionali prov. Gansu.

Genus *Serina* Gredler.

T. angusta, cylindrico-turrita, polygyrata, anfractibus, convexis; apertura oblongo-rotundato; peristoma late expansum, duplex, planum aut canaliculatum, vix reflexum, margo aperturæ (internus) obtusiusculus plus minusve prominulus, super parietem haud interruptus, sine tuberculo ad insertionem, externus acutus, cervix applanata, basis cristata.

6. *Serina cathaica* Gredler.

T. gracillima, turrita, perforata, solidula, irregulariter striata, parum nitens, atro-purpurea. Anfractus 8 convexi, sensim accrescentes, sutura impressa duplici, cinerea sejuncti, ultimus ad cervicem magis striatus, applanatus, ad basin crista obtusa infra impressionem marginata circumdatus;

apertura generi propria, oblongo-rotunda; peristoma expansum, isabellinum, quasi triplex, margo internus haud porrectus, medius inconspicue elevatus; callus parietalis minus fortis. Long. 10, lat. 2,25 mm.

Serina calhaica Gredler l. c. p. 11 fig. 7.

Hab. in parte meridionali prov. Gansu.

7. *Serina ser Gredler.*

T. gracilis, turrita, umbilicata, solida, laevis, nitidissima lactea, anfractibus tribus apicalibus rufinis. Anfr. $8\frac{1}{2}$ — $9\frac{1}{2}$, regulariter ac lente crescentibus, sutura duplici impressa sejunctis, valde convexis, ultimo retro complanato et crista obtusa circa umbilicum coronato; apertura arcta, subrotunda, intus lutea; peristoma late expansum, duplex, album margo (aperturae) interior fortis, etiam ad parietem continuus, obtusus, prominulus, quasi annularis, et solo sinulo parvo sejunctus, margo exterior acutus, paululum in medio excavatus, minime reflexus. Long. 14—15, lat 4 mm.

Serina ser Gredler l. c. p. 11 fig. 8.

Hab in parte meridionali prov. Gansu.

Eine äusserst zierliche Art, wie aus Porzellanmasse, Typus der Gattung *Serina*.

8. *Serina sub-ser Gredler.*

T. gracillima, turrito-cylindrica, anguste umbilicata, solida, pene laevis, nitidula, cretaceo-alba, apice fuscino. Anfr. $9\frac{1}{2}$ convexi, sensim crescentes, sutura simplici impressa sejuncti, ultimus ad cervicem applanatus, ad basin crista obtusa circa umbilicum coronatus; apertura angusta, ovato-rotundata, intus pariete et columella sinuata; peristoma late expansum, planum, haud reflexum, margine duplici, interiore vix prominulo, continuo, solo sinulo sejuncto, exteriore acuto, fragili. Long. 10,5—14, diam. 2,5 mm.

Serina subser Gredler l. c. p. 12 fig. 9.

Hab in prov. Gansu meridionali.

Zur Geschichte der Gattung *Aspidoporus* Fitzinger.

Von

D. F. Heynemann.

In meiner Arbeit: „Studien über einige wenig gekannte Gattungen“ (Jahrbücher der Deutsch. Malakoz. Gesellsch. 1884 S. 1.), worin über die afrikanischen Gattungen *Urocyclus*, *Dendrolimax* und *Elisa* gesprochen wird, habe ich, um die Gattung *Aspidoporus* einmal für immer von dem afrikanischen Typus zu trennen, die einzige Species *limax* Fitz. der paläarktischen Gattung *Amalia* überwiesen und sie unter Voraussetzung, dass das von Fitzinger beobachtete und von mir wieder gesehene Loch im Mantel nicht normaler Natur sei, da ähnliche Rückbildungen auch in anderen Nacktschneckengattungen vorkamen, im Zweifel der von Fitzinger *Limax carinatus* benannten Art zugeschoben.

Das einzige Stück, auf welches Fitzinger das Genus gründete, lag mir zur Untersuchung vor; meine Untersuchung war die erste und einzige, nachdem 50 Jahre seit der Aufstellung der Gattung verstrichen waren und das Resultat ist unangefochten geblieben.

Nach weiteren 15 Jahren kommt nun Dr. J. F. Babor (Annalen des k. k. naturhist. Hofmuseums XIII S. 33) in seiner Arbeit: „Ueber *Aspidoporus limax* Fitz.“, von welcher er mir einen Separatabdruck zu übersenden so freundlich war, auf die Sache zurück, indem er eine Korrektur meiner Angaben vornimmt und mittheilt, dass er im Wiener Museum unter der nämlichen Etikette: *Aspidoporus limax* nicht allein das eine von Fitzinger beschriebene und von mir untersuchte Exemplar aufgefunden habe, sondern im ganzen drei, wovon die beiden anderen allerdings kein Loch im Mantel, sondern am Hinterende 1) nur eine seichte Ausbuchtung oder 2) ein von zwei Einschnitten gebildetes Läppchen zeigten.

Fitzinger hat nur ein einziges Exemplar gekannt, also auch nur dieses einzige Exemplar unter seiner Benennung aufbewahrt und die damit neuerdings vorgefundenen beiden anderen Thiere stellen wohl seine mir fremde Art *Limax carinatus* vor, wie Babor auch im ferneren Verlaufe seiner Mittheilung unterstellt. Mir ist auch nur das einzige Exemplar zur Untersuchung zugeschickt worden, die jetzt dabei befindlichen beiden anderen Schnecken habe ich nicht gesehen, denn ich habe meine Untersuchung nicht in Wien gemacht, wie Babor angibt, obgleich in meiner Arbeit ganz anders steht, sondern hier in Frankfurt. Eine wenig gründliche Untersuchung kann man mir nicht zum Vorwurf machen, noch weniger möchte ich den anderen auf mir ruhen lassen, dass ich eine künstliche Veränderung an dem Mantelloch des *Aspidoporus* vorgenommen hätte. Babor schreibt nämlich: „man hat es hier „offenbar mit keiner natürlichen Erscheinung zu thun, „vielmehr ist das Loch auf ein Artefakt zurückzuführen, „wahrscheinlich ist die erwähnte Oeffnung mittelst eines „kleinen Locheisens künstlich vergrössert worden“. Babor hat auch vielleicht diese von ihm für künstlich verändert angesehene Oeffnung nicht als eine Folge meiner Untersuchung, wenn er auch nur auf diese allein sich bezog und beziehen konnte, sondern der ursprünglichen von Fitzinger ansprechen wollen.

An meinen Behauptungen hat Babor auch in der That früher nicht die geringste Veranlassung gehabt, irgend eine Korrektur vorzunehmen, obgleich er schon 1894 unter anderem Material des Wiener Museums Stücke aufbewahrt fand, welche zwar kein Loch im Mantel hatten, aber den beiden anderen mit dem Original von Fitzinger zusammen aufgefunden Amalien ähnlich, oder mit ihnen identisch waren denn ich hatte ja absolut nichts anderes behauptet, als dass das Mantelloch nicht normal sei, wie es doch bei

dem afrikanischen Typus der Fall ist, das also *Aspidoporus* diesem Typus nicht angehöre (wie z. B. Ed. von Martens annahm) und der Name als Gattungsname zu streichen sei, weil es sich um eine Art der Gattung *Amalia* handeln.

Nun sind aber 1896 und 1897 und zwar „in den Alpen und im Karst“ lebende Stücke der Schnecke aufgefunden worden, welche vor dem Hinterende des Mantels eine Oeffnung von beinahe runder Form hatten. Mit ihnen zugleich auch die beiden mehrfach erwähnten anderen Abweichungen der einfachen Ausbuchtung und der lappenförmigen Abtrennung eines kleinen Theiles des Mantelendes.

Diese neuen Funde sind es nun, welche Babor Gelegenheit gaben, auf die ganze Sache zurückzukommen. Seine Untersuchungen der inneren Theile haben nämlich ergeben, dass diese bei allen dreien Formen übereinstimmen, darin zugleich jedoch „durch die abweichende Aufrollung der Darmschlingen und das Fehlen der accessorischen Geschlechtsdrüse“ anatomisch von anderen *Amalien* sich unterscheiden lassen und deshalb hält, er für nöthig, eine Untergattung unter dem Namen *Aspidoporus* von *Amalia* abzutrennen.

Babor's Untersuchungen, mögen sie nun wegen den genannten Abweichungen im anatomischen Bau zur Aufrichtung einer eigenen Untergattung berechtigen oder nicht, haben also nur bestätigt, was ich 1884 als richtig ausgesprochen habe, es liegt keine zum Gattungstypus gelangte Form vor. Man kann sogar noch weiter gehen und sagen, selbst das als Unterscheidungsmerkmal benutzte Mantelloch tritt nur sporadisch auf und das wird auch anderwärts nicht als Typus einer Untergattung aufgefasst. Wenn nicht die wenigen anatomischen Unterschiede wären, würden wie es sogar nach seiner Meinung mit einer ächten, zu *releauxi* gehörenden, *Amalia* zu thun haben, derjenigen Art, worunter *carinatus* Fitzinger zu verstehen ist.

Ueber anatomische Aufschlüsse habe ich mich in diesem Falle jedes Urtheils zu enthalten; was ich mit dieser Auseinandersetzung zu konstatiren beabsichtigte, ist lediglich das, dass meine Untersuchung in 1884 nicht so sehr auf einen Abweg geführt hat, als es nach Lesung der Babor'schen Arbeit den unserm Gegenstand ferner Stehenden vielleicht erscheinen dürfte.

Sachsenhausen, 20. Juni 1898.

An unsere Mitglieder!

Wir beabsichtigen unserem Gesellschaftsblatte nicht allein einen grösseren Umfang, sondern gleichzeitig eine grössere Abwechslung des Inhalts zu geben. Diese Absicht entspringt dem Wunsche, dem inneren Leben der Gesellschaft und der Annäherung ihrer Mitglieder untereinander einen neuen Aufschwung zu verleihen. Dazu ist zum besten aller die Mitwirkung aller erforderlich. Es ergeht daher an alle unsere Mitglieder die freundliche Aufforderung, sich mehr als in der letzten Zeit an dem allgemeinen Interesse zu betheiligen. Wir laden namentlich diejenigen ein, welche ohnehin fortwährend in der Lage sind, eigene Beobachtungen zu machen und niederzuschreiben, oder einschlägige Mittheilungen anderwärts in etwa unseren Mitgliedern nicht zugängigen Zeitschriften, Berichten oder Briefen aufzufinden, der Redaktion von Zeit zu Zeit, — wie es auch früher geschehen, — je nach Umständen kürzere oder längere Aufsätze oder Notizen zum Abdruck einzusenden. Jedes unserer Mitglieder möge sich angeregt fühlen Anfragen vorzulegen, zu einer Diskussion zu veranlassen, sein Scherflein

zur Belehrung und Unterhaltung auf gemeinsamem Gebiete beizutragen, dann dürfen wir uns einen Erfolg und allseitige Befriedigung versprechen.

Sachsenhausen
D. F. Heynemann.

Schwanheim
Dr. W. Kobelt.

Anzeige.


Wir benachrichtigen hierdurch, dass wir künftig den Mitgliederbeitrag regelmässig in der ersten Hälfte des Juni durch Postauftrag erheben lassen werden. Diejenigen unserer Mitglieder, welche mit der Zahlung pro 1898 noch zurück sind und Postauftrag pr. 15. August nicht wünschen, werden freundlichst ersucht, sich der mitfolgenden Postanweisungskarte zu bedienen.

Sachsenhausen
D. F. Heynemann.

Schwanheim
Dr. W. Kobelt.

Eingegangene Zahlungen:

Kinkelin, F., Mk. 6.—; Reinhardt, O., Mk. 18.—; v. Gallenstein, H., Mk. 6.—; Siegert, L., Mk. 12.—; Neumann, R., Mk. 12.—; Bauer & Raspe Mk. 18.—; Konow, Fr. W., Mk. 18.—; Museum f. Naturkunde-Berlin, Mk. 12.—; Jetschin, R., Mk. 6.—; Petersen, H., Mk. 12.—.

 Dieser Nummer liegt der Ersatzbogen des Catalogs No. 3 bei. Die nächste Nummer wird 3 Bogen stark erscheinen.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 20. Juli 1898.

Berichtigter Sonderabzug zu No.

7/8 des Nachrichtenblattes d. D. malak.

Ges. 1898.

Rec'd Aug. 8/98.

Zur Geschichte der Gattung *Aspidoporus* Fitzinger.

Von

D. F. Heynemann.

In meiner Arbeit: „Studien über einige wenig gekannte Gattungen“ (Jahrbücher der Deutsch. Malakoz. Gesellsch. 1884 S. 1.), worin über die afrikanischen Gattungen *Urocyclus*, *Dendrolimax* und *Elisa* gesprochen wird, habe ich, um die Gattung *Aspidoporus* einmal für immer von dem afrikanischen Typus zu trennen, die einzige *Species limax* Fitz. der paläarktischen Gattung *Amalia* überwiesen und sie unter der Voraussetzung, dass das von Fitzinger beobachtete und von mir wieder gesehene Loch im Mantel nicht normaler Natur sei, da ähnliche Rückbildungen auch in anderen Nacktschneckengattungen vorkommen, im Zweifel der von Fitzinger *Limax carinatus* benannten Art zugeschoben.

Das einzige Stück, auf welches Fitzinger das Genus gründete, lag mir zur Untersuchung vor; meine Untersuchung war die erste und einzige, nachdem 50 Jahre seit der Aufstellung der Gattung verstrichen waren und das Resultat ist unangefochten geblieben.

Nach weiteren 15 Jahren kommt nun Dr. J. F. Babor (Annalen des k. k. naturhist. Hofmuseums XIII S. 33) in seiner Arbeit: „Ueber *Aspidoporus limax* Fitz.“, von welcher er mir einen Separatabdruck zu übersenden so freundlich war, auf die Sache zurück, indem er eine Korrektur meiner Angaben vornimmt und mittheilt, dass er im Wiener Museum unter der nämlichen Etikette: *Aspidoporus limax* nicht allein das eine von Fitzinger beschriebene und von mir untersuchte Exemplar aufgefunden habe, sondern im ganzen drei, wovon die beiden anderen allerdings kein Loch im Mantel, sondern am Hinterende 1) nur eine seichte Ausbuchtung oder 2) ein von zwei Einschnitten gebildetes Lämpchen zeigten.

Fitzinger hat nur ein einziges Exemplar gekannt, also auch nur dieses einzige Exemplar unter seiner Benennung aufbewahrt und die damit neuerdings vorgefundenen beiden anderen Thiere stellen wohl seine mir fremde Art *Limax carinatus* vor, wie Babor auch im ferneren Verlaufe seiner Mittheilung unterstellt. Mir ist auch nur das einzige Exemplar zur Untersuchung zugeschickt worden, die jetzt dabei befindlichen beiden anderen Schnecken habe ich nicht gesehen, denn ich habe meine Untersuchung nicht in Wien gemacht, wie Babor angibt, obgleich in meiner Arbeit ganz anders steht, sondern hier in Frankfurt. Eine wenig gründliche Untersuchung kann man mir nicht zum Vorwurf machen, noch weniger möchte ich den anderen auf mir ruhen lassen, dass ich eine künstliche Veränderung an dem Mantelloch des *Aspidoporus* vorgenommen hätte. Babor schreibt nämlich: „man hat es hier „offenbar mit keiner natürlichen Erscheinung zu thun, „vielmehr ist das Loch auf ein Artefakt zurückzuführen, „wahrscheinlich ist die erwähnte Oeffnung mittelst eines „kleinen Locheisens künstlich vergrössert worden“. Babor hat auch vielleicht diese von ihm für künstlich verändert angesehene Oeffnung nicht als eine Folge meiner Untersuchung, wenn er auch nur auf diese allein sich bezog und beziehen konnte, sondern der ursprünglichen von Fitzinger ansprechen wollen.

An meinen Behauptungen hat Babor auch in der That früher nicht die geringste Veranlassung gehabt, irgend eine Korrektur vorzunehmen, obgleich er schon 1894 unter anderem Material des Wiener Museums Stücke aufbewahrt fand, welche zwar kein Loch im Mantel hatten, aber den beiden anderen mit dem Original von Fitzinger zusammen aufgefundenen Amalien ähnlich, oder mit ihnen identisch waren, denn ich hatte ja absolut nichts anderes behauptet, als dass das Mantelloch nicht normal sei, wie es doch bei

dem afrikanischen Typus der Fall ist, dass also *Aspidoporus* diesem Typus nicht angehöre (wie z. B. Ed. von Martens annahm) und der Name als Gattungsname zu streichen sei, weil es sich um eine Art der Gattung *Amalia* handle.

Nun sind aber 1896 und 1897 und zwar „in den Alpen und im Karst“ lebende Stücke der Schnecke aufgefunden worden, welche vor dem Hinterende des Mantels eine Oeffnung von beinahe runder Form hatten. Mit ihnen zugleich auch die beiden mehrfach erwähnten anderen Abweichungen der einfachen Ausbuchtung und der lappenförmigen Abtrennung eines kleinen Theiles des Mantelendes.

Diese neuen Funde sind es nun, welche Babor Gelegenheit gaben, auf die ganze Sache zurückzukommen. Seine Untersuchungen der inneren Theile haben nämlich ergeben, dass diese bei allen dreien Formen übereinstimmen, darin zugleich jedoch „durch die abweichende Aufrollung der Darmschlingen und das Fehlen der accessorischen Geschlechtsdrüse“ anatomisch von anderen *Amalien* sich unterscheiden lassen und deshalb hält er für nöthig, eine Untergattung unter dem Namen *Aspidoporus* von *Amalia* abzutrennen.

Babor's Untersuchungen, mögen sie nun wegen den genannten Abweichungen im anatomischen Bau zur Aufrichtung einer eigenen Untergattung berechtigen oder nicht, haben also nur bestätigt, was ich 1884 als richtig ausgesprochen habe; es liegt keine zum Gattungstypus gelangte Form vor. Man kann sogar noch weiter gehen und sagen, selbst das als Unterscheidungsmerkmal benutzte Mantelloch tritt nur sporadisch auf und das wird auch anderwärts nicht als Typus einer Untergattung aufgefasst. Wenn nicht die wenigen anatomischen Unterschiede wären, würden wir es sogar nach seiner Meinung mit einer ächten, zu reuleauxi gehörenden, *Amalia* zu thun haben, derjenigen Art, wovon *carinatus* Fitzinger zu verstehen ist.

Ueber anatomische Aufschlüsse habe ich mich in diesem Falle jedes Urtheils zu enthalten; was ich mit dieser Auseinandersetzung zu konstaliren beabsichtigte, ist lediglich das, dass meine Untersuchung in 1884 nicht so sehr auf einen Abweg geführt hat, als es nach Lesung der Babor'schen Arbeit den unserm Gegenstand ferner Stehenden vielleicht erscheinen dürfte.

Sachsenhausen, 20. Juni 1898.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Dreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von **R. Friedländer & Sohn in Berlin** zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Studien zur Zoogeographie von Dr. W. Kobelt. II. Band. Die Fauna der Meridionalen Sub-Region. Wiesbaden (C. W. Kreidel) 1898, gr. 8^o, 368 pp.

Von

Dr.-O. von Möllendorff.

Auf den ersten ist schon binnen Jahresfrist der zweite Band des werthvollen Werkes gefolgt, welcher die Fauna des südlichen Gebietes der paläarktischen Region, nämlich die Pontus-Länder, den Kaukasus, Mesopotamien, Persien und Arabien, das Mittelmeer und seine Umgebungen behandelt. Es wird eine Uebersicht der Wirbelthierfauna sowie der Flora der Mittelmeerländer gegeben und sodann ihre Binnenmolluskenfauna eingehend behandelt, welche

sich in die mauritanisch-andalusische, die tyrrhenische Provinz, Italien, die Balkanhalbinsel, Kleinasien und Syrien-Palästina-Egypten gliedert.

Bei der überaus grossen Fülle des Stoffes muss sich die Besprechung auf eine kurze Inhaltsübersicht und gelegentliche ergänzende Bemerkungen beschränken. Im ersten Kapitel wird zunächst die Fauna des Pontus besprochen und auf seine Gliederung in ein flaches nördliches und ein tieferes südliches Becken hingewiesen. Das erstere ist eine Abtheilung der grossen aralokaspischen Senke, welche seit der mittleren Tertiärperiode Meer geblieben ist, während die südliche Hälfte ein viel jüngeres Einsturzbecken ist und seinen Salzgehalt erst verhältnissmässig spät erhalten hat, nachdem die Verbindung mit dem Mittelmeer hergestellt war. Danach ist die Fauna des Pontus aus zwei verschiedenen Quellen hervorgegangen, deren Abkömmlinge sich noch heute trennen lassen und räumlich sowohl horizontal als auch vertikal geschieden sind. Dies wird an den einzelnen Thierklassen klar nachgewiesen. Es folgt die Darstellung der Gliederung der Küstenländer und der wahrscheinlichen Entstehung des Bosphorus, den Kobelt für eine spätere Grabensenke hält. Auch die Bildung der eigenthümlichen Limane Südrusslands wird besprochen; hierzu möchte ich erwähnen, dass auch A. Philippson neuerdings (Zeitschr. d. Ges. f. Erdk. Berlin XXXIII 1898 p. 108) ihre Entstehung auf Senkung der Küste in jüngster geologischer Zeit und in Folge dessen Ueberschwemmung vom Meere aus zurückführt. Vom Standpunkt des Malakologen sind zwei Thatfachen hervorgehoben, einmal dass die ganze Molluskenfauna der Küsten des Marmorameeres keinen mediterranen Charakter trägt, und dass das Gebiet östlich der unteren Maritza nicht mehr zu Europa gehört, also nicht Bosphorus, Marmarameer und Hellespont die

faunistische Grenze zwischen Europa und Asien bilden, sondern der Zug tertiärer Gesteine, welcher von der Maritza zum Pontus nachgewiesen ist.

Aus der Fauna der Krim ist bemerkenswerth dass auch sie aller mittelmeeerischen Anklänge ermangelt, dass sie gegen 20 Arten mit der alpinen und germanisch-borealen Region gemeinsam hat, dagegen eine ausgesprochene Verwandtschaft weder mit dem Balkan noch mit dem Kaukasus aufweist. Etwas mehr als die Hälfte der Arten sind endemische Formen, was für eine sehr frühe Isolirung spricht.

Das II. Kapitel behandelt den Kaukasus in ausführlicher Weise; die Hauptresultate vom malakologischen Standpunkte sind, dass mit den Algen nur die durch das ganze paläarktische Gebiet verbreiteten Arten gemeinsam, die Charaktergruppen völlig andere sind, dass der Kamm des Hochgebirges nur für wenige Arten eine Verbreitungsgrenze bildet, dass die Südgrenze der kaukasischen Provinz von der Bergkette südlich des Araxes und dem Rande des Absturzes zur Kaspischen Senke gebildet wird. Die Hauptcharaktergruppe der kaukasischen Heliciden, *Fruticocampylaea*, vergleicht Kobelt richtig mit der centralasiatisch-chinesischen Gruppe *Cathaica*; ich bin sogar fest überzeugt (obwohl eine anatomische Untersuchung der kaukasischen Arten noch aussteht), dass die beiden Gruppen generisch zusammengehören und dass die Arten des Kaukasus ebenso ein Relikt aus einer früheren klimatisch günstigeren Periode bilden, wie die *Phaedusa* und *Cyclotus*-Arten Transkasiens. Wir müssen annehmen, dass die Verbreitung dieser Arten durch die Gebirge Chorassans und Afghanistans bis zum Hindukusch und Ostturkestan in früherer Zeit eine ununterbrochene war. Auch von Ostturkestan bis Nordwestchina muss am Nordrande des Altyn Tagh und Nanschan vor der Verlöschung ein für Schnecken günstigeres Klima

geherrscht haben; heute ist die Verbreitung der *Fruticocampylaea* zwar unterbrochen, aber etappenweise bis China nachweisbar.

Das merkwürdige Vorkommen von *Eulota fruticum* und *Clausilia laminata* in Ciskaukasien lässt sich nach Kobelt auf zwei Weisen erklären: einmal dadurch dass die südrussische Steppe doch früher bewaldet war und die erwähnten Arten ein Relikt aus dieser Zeit bilden oder dass eine Einwanderung in späterer Zeit etwa etappenweise von Nordwesten her erfolgte, als sich in der Steppe noch mehr Waldinseln fanden als heute. Dazu möchte ich bemerken, dass die Eulotiden nach meiner Erfahrung gegen Temperatur- und Feuchtigkeitsschwankungen weniger empfindlich sind als die meisten anderen Heliciden, daher ihre reiche Entwicklung in Centralasien und China. *Eulota fodiens*, welche nach der Schale wie der Anatomie unsrer *fruticum* sehr nahe steht, hat sich in dem heissfeuchten Klima der Philippinen ebenso heimisch gemacht, wie ihre Verwandten im trocknen und durch grosse Temperaturextreme ausgezeichneten Klima Nordchinas. Dass grade diese Gattung die trennende Steppe überschritten hat, würde die zweite Erklärung Kobelts plausibler machen. Schwieriger ist aber das Ueberspringen der *Clausilia* zu erklären; für sie erscheint die erstere Lösung der Frage entschieden als die wahrscheinlichere. Zu der Frage der früheren Ausdehnung der Wälder im Steppengebiet ist ein Aufsatz von M. Bogdanow (1871) von Interesse, den der von Kobelt citirte Köppen zwar benutzt, den aber erst Nehring (Zeitschr. d. Ges. f. Erdk. Berlin 1891 p. 297—351) ausführlich ans Licht gezogen hat. Nach ihm ist der Tschernosem ein Zersetzungsprodukt von Landpflanzen und zwar durchaus nicht blos der Steppen, sondern auch der Wald-Vegetation und er nimmt nach den thierischen und pflanzlichen Resten an, dass zeitweilig ein gemässigttes feuchtes

Klima in jenem Gebiet geherrscht haben muss, in welcher Periode die Wälder im Kampfe mit der Steppenflora im Vortheil waren, ohne die letztere ganz zu verdrängen. Es ist daher sehr wohl möglich, dass eine geschlossene Waldverbindung zwischen Kaukasus und dem nordeuropäischen Faunengebiet existirt hat.

Mesopotamien, Persien und Arabien behandelt das III. Kapitel, in welchem die im ersten Bande schon erfolgte Zuweisung dieser Gegenden zur paläarktischen Provinz trotz der Einmischung tropisch-indischer Typen näher begründet wird. Was speziell Arabien anbelangt, so ist die kleine Fauna des südlichen Küstengebiets schwerlich, wie Bourgnigat wollte, glatt zum „Centre malgache“ zu rechnen. Ich finde vielmehr mehrfache indische Züge darin, namentlich die vermeintliche *Trochomorpha sabaea* Marts. Sie ist eine sichere Naninide und schliesst sich am ehesten an *Bensonia* an.

Die allgemeinen Betrachtungen über das Mittelmeer, seine Fisch- und Molluskenfauna, seine Westgrenze, welche für den Geologen schon weiter als die Strasse von Gibraltar reicht, für den Zoogeographen aber das ganze als lusitanisch bezeichnete Meeresgebiet mit einbegreift, die Gliederung in mehrere wohlgeschiedene Faunengebiete, seine geologische Geschichte füllen das 4. Kapitel, dem sich in den folgenden die Besprechung der Säugethier-, Vogel-, Amphibien- und Reptilienfauna der meridionalen Region und ihrer Flora anschliesst. Auch hier eine reiche Fülle von Beobachtungen und Ausblicken in grosse zoographische Fragen, die eines Auszugs kaum fähig sind. Mit Kapitel VIII beginnt die Uebersicht der Binnenmolluskenfauna der Mittelmeerländer. Es wird die Verbreitung der Hauptgattungen namentlich der für das Gebiet charakteristischen Gruppen geschildert und damit die Eintheilung in die Eingangs schon erwähnten Provinzen begründet. Es folgt

dann die Besprechung der einzelnen Faunen (Kap. IX—XIV), welche in lichtvoller Weise die jeweiligen Eigenthümlichkeiten und das Verhältniss zu den Nachbarfaunen hervorhebt, stets die oro- und hydrographischen, die geologischen und klimatischen Verhältnisse berücksichtigend und die Resultate der Molluskenverbreitung mit der der andern Thierklassen vergleichend. Für den reichen Inhalt dieser Kapitel, die ganz besonders geeignet sind die Wichtigkeit der Binnenmollusken für die Zoogeographie und Erdgeschichte in das rechte Licht zu setzen, muss auf das Werk selbst verwiesen werden, da auch ein beschränkter Auszug die Besprechung ungebührlich verlängern würde; ich beschränke mich vielmehr auf einzelne Bemerkungen:

p. 205. *Hyalinia tetuanensis* Kob. vergleicht der Autor mit der tertiären Gruppe *Omphalosagda*. Wenn dieser Name eine Verwandtschaft mit *Sagda* ausdrücken soll, so erscheint er mir unglücklich gewählt; es ist doch nur eine allgemeine habitunelle Aehnlichkeit vorhanden. Ich glaube vielmehr dass *Omphalosagda* eine *Naninide* und zwar mit *Bensonia* und *Zonites* verwandt ist. Die Gesamtform der Tetuanerin ist der fossilen *O. goldfussi* allerdings recht ähnlich, auch die Streifung der Oberseite, doch sind bei *tetuanensis* deutliche Spirallinien vorhanden und ich möchte sie trotz dem hohen Gewinde doch bei *Retinella* lassen. Hierdurch würde die von Kobelt hervorgehobene Analogie in der Verbreitung dieser Gruppe mit *Glaudina* noch grösser.

p. 206. Die Gattung *Leucochroa*, welche auf die Mittelmeerländer beschränkt und fossil nur aus dem Pleistocän bekannt ist, hält Kobelt trotz dem wegen ihrer eigenthümlichen, lückenhaften Verbreitung für geologisch sehr alt. Wenn Pilsbrys Auffassung der anatomischen Verhältnisse richtig ist, so würde sich eher ergeben, dass sie eine spätere Weiterentwicklung von *Xerophila* ist.

- Er rechnet sie zu den ersten Heliciden (Belozona) und nimmt an, dass der glatte (aber nicht dünne) Kiefer und der Verlust des Liebespfeiles „sekundäre Modifikationen“ seien, während im übrigen eine deutliche Verwandtschaft mit *Xerophila* bestehe. Wir müssten danach annehmen, dass die Entstehung dieses Typus in eine neuere Periode falle, wie ja auch *Xerophila* selbst meines Wissens geologisch nicht älter belegt ist als im Pleistocän. Auch die letztere Gattung ist wesentlich meridional, wenn auch einzelne Arten in das boreale Gebiet eingewandert sind. Weiter als Ostturkestan ist sie mir nicht bekannt. Dass sie möglicherweise bis Westchina reiche, war eine Vermuthung meinerseits, die sich nicht bestätigt hat. Die fraglichen Arten gehören zu *Cathaica*.
- p. 222. Das Zurücktreten von *Torquilla* nach Süden wird noch deutlicher, wenn man *Modicella*, welche Westerland mit *Torquilla* vereinigt, als Untergattung (nach Boettger sogar als Gattung) abtrennt. *Torquilla* erscheint dann wesentlich als alpin-pyrenäisch, nur wenige Arten nach Süden entsendend, *Modicella* mehr als meridional, von welcher nur ganz wenige Arten in das boreale Gebiet eingewandert sind.
- p. 231. Zu der marokkanischen Gruppe *Xeroleuca* ist zu bemerken, dass die Gruppe *Craspedaria* (*delphinula* Lowe) von Madera höchstwahrscheinlich zu ihr zu rechnen ist, wie ja auch umgekehrt die makaronesische *Ochthephila* nach Marocco übergreift.
- p. 258. *Pomatia melanostoma* ist in Südfrankreich doch wohl eingeschleppt, vielleicht schon zur Römerzeit zu Speisezwecken angesiedelt.
- p. 307. Dass die Gruppe *Campylaea cyclolabris* zu *Cressa* hinüberleitet, ist mir schon von conchyliologischen Standpunkt nicht recht einleuchtend, nach dem anatomischen Befund aber nur dann anzunehmen, wenn auch

die Gruppe von *cyclolabris* von den ächten *Campyläen* verschieden wäre und zu den *Fruticicolen* gehörte. Dies ist aber nach Hesse (J. D. M. G. 1884 p. 242) nicht der Fall. Uebrigens darf die Gruppe der *H. pellita* Fér. weder *Pseudocampylaea* Hesse (wegen *Pseudocampylaea* Pfr. 1877), noch *Cressa* Westerl. (wegen *Cressa* Böck. 1871) heissen, sondern muss den Ihering'schen Namen *Metafruticicola* (Z. f. wiss. Zool. 1892 p. 452) führen.

p. 312. Dass die merkwürdige *Helicophana aegopinoides* von Kreta überhaupt zu *Hyalinia* gehört, steht wohl kaum schon fest, trotz der Untersuchung von Kiefer und *Radula* durch Hesse (J. D. M. G. 1884 p. 227); ich glaube eher an *Zonites*, wogegen der Befund nicht sprechen würde.

p. 317. Der Fundort für *Campylaea hemonica* Thiesse „Kalembaka“ dürfte *Kalambaka-Stagus*, nordwestlich von *Trikkala*. sein, also, wie Kobelt richtig vermuthete, noch in *Thessalien*.

p. 336. Es kann wohl kaum ein Zweifel bestehen, dass *Helix lycica* und *callirhoe Codringtonia* und *Levantina* verknüpfen und dass die beiden Gruppen genetisch zusammengehören, denen sich die angeblichen *Macularia massylaea* und *punica* anschliessen (Sect. *Massylaea* m.). Wir hätten somit 3 Reliktengruppen, deren gemeinsame Abstammung, wie Kobelt selbst (p. 238) angiebt, in die Zeit fällt, in welcher das hintere Mittelmeer noch mit Land erfüllt war.

p. 349. Ich glaube, dass *Cristataria* nicht mit *Albinaria*, sondern mit *Oligoptychia* näher verwandt ist, was schon durch die braunen, glänzenden Arten wie *vesicalis* wahrscheinlich wird. Wenn mit der angeblichen *Idyla* aus *Syrien cedretorum* Bgt. gemeint ist, so gehört diese Art wohl sicher zu *Bitorquata* Bttg.

p. 352. *Xerophila philamnia* würde ich nicht zu *Turricula*

stellen, sondern für sie und *X. ptychodia* Bgt., *berenicæ* Kob., *libyca* Kob., vielleicht auch *tuberculosa* Conr. die libysch-syrische Gruppe *Xeroptychia* Monter. annehmen. Wie Kobelt (p. 356) selbst hervorhebt, sind diese Wüstenformen eher von *Xeroleuca* als von *Turricula* abzuleiten.

Doch genug der kritischen Bemerkungen. Sie dienen eher als Beweis, wie wenig auch ein Fachgenosse dem ausgezeichneten Werke hinzuzufügen findet. Möchte Verfasser seine anregenden und gediegenen Studien bald auch auf die aussereuropäischen Länder, namentlich Asien, ausdehnen, so dass wir bald in den Besitz eines dritten Bandes gelangen!

Kowno, Juli 1898.

Literatur.

The Nautilus vol. XII.

- p. 1. Aldrich T. H., Notes on some Land and Freshwater Shells from Sumatra, with Descriptions of New Species. — Von Marang werden 38 Arten aufgeführt, davon neu: *Hemiplecta marangensis* p. 2 t. 1 fig. 9, 10; — *Sitala carinifera* var. *marangensis* p. 2 t. 1 fig. 6; — *Trochomorpha dohertyi* p. 2 t. 1 fig. 7, 8; — *Lagocheilus marangensis* p. 3 t. 1 fig. 5; — *Omphalotropis dohertyi* p. 3 t. 1 fig. 1, 2; — *Leptopoma fultoni* p. 3 t. 1 fig. 11, 12; — *Diplommatina luvaënsis* p. 4 t. 1 fig. 3, 4. —
- p. 4. Dall, W. H., on a new species of *Fusus* from California (*F. roperi*, Typus der neuen Sektion *Roperia*).
- p. 5. Wright, Berlin H., new *Unionidae*. (*U. strodeanus* von West-Florida; — *U. cylindricus* v. *strigillatus*, Clinch River, Va.). —

Le Naturaliste Année XIX.

- p. 222. Ancey, C. F., Description d'un Mollusque nouveau (*Leptachatina approximans* von Oahu).
- p. 250. Jousseau, D., Description d'une Coquille nouvelle (*Cyclophorus vesconesi* aus Ecuador. —

p. 265. Jousseaume, Dr., Description d'une Coquille nouvelle. (*Dryptus flori* von Machala in Ecuador; — *Diabolica*, eine *Nuculida* mit vorn verkümmerten Schloss.

— — Annee XX.

p. 14. Jousseaume, Dr., Description de Coquilles nouvelles. — *Hamadryas rabuti* und *Drymaeus andai* von Tana in Ecuador. — (p. 22) *Latiaxis coutierieri* von Neu Britannien (fig.); — *Jssina issina* n. gen. et spec., *Erycina* verwandt. Djibuti p. 81; *Cardium vulva* Japan; p. 106. *Surcula bouvieri* unbekanntes Fundortes, *Otitoma otitoma* n. gen. et spec. von Djibouti, *Canilla sura* von den Andamanen, *Thala malvacea* von Djibouti.

Hrvatsko Naravoslovno Društvo. (Societas Historico-naturalis croatica). X Godina. Agram 1898.

p. 193. Brusina. Sp. Prilog za malakolosku Faunu Novoy Vinodolskoga. Kroatisch. Es werden 50 sp. aufgezählt, für *Cerithium renovatum* Mrtz.=*vulgatum* var. *pulchella* Phil als ältester Name *Cer. alachense* (Chieregh.) Nardo eingeführt.

p. 198. *Dreissensia torbari* i srodne joi palearticke vrste. Die fossile *Dreissensia Slavoniens* wird als Art abgetrennt. Br. erkennt folgende lebende Arten des paläarktischen Gebietes an: *Congeria cochleata* Kickx aus Belgien; — *Dreissensia polymorpha* Pall, weit verbreitet; — *Dr. blanci* Westerl. Albanien, Griechenland, Kleinasien; — *Dr. andrusowi* Brus., kaspisches Meer; — *Dr. caspia* Eichw., kaspisches Meer; — *Dr. bugensis* Andr. Bug; — *Dr. pallasi* Andr., Aralsee; — *Dr. bourguignati* Loc., Syrien, Mesopotamien; — *Dr. rostriformis* Desh., Kaspi; — *Dr. grimmi* Andr., Kaspi. —

Andrusov, M., Fossile und lebende Dreissensidae Eurasiens. Mit 15 Figuren im Text und 20 Tafeln. Petersburg 1897.

Russisch geschrieben. —

Gredler, P. Vincenz, zur Conchylienfauna von China. XIX. Stück. — Separatabzug aus dem Gymnasialprogramm von Bozen 1998. Mit Tafel.

Enthält eine Anzahl von Potanin in Gansu gesammelte Nova: *Napaeus Möllendorffi* var. *concolor* p. 4; — *U. vincentii* p. 5 fig. 1; — *Bul. pupöpsis* p. 6 fig. 2; — *Zebrina schalfewi* p. 7 fig. 3; — *Bul. hyacinthi* p. 8 fig. 4; — *Bul. rhabdites* p. 9

fig. 5; — *Serina* n. gen. für Buliminiden mit doppeltem, weit ausgebreitetem, zusammenhängendem Mundsaum mit 3 Arten: *S. cathaica* p. 11 fig. 7; — *S. ser* p. 11 fig. 8; — *S. sub.ser.* p. 12 fig. 9. — Wir gaben einen Abdruck der Diagnosen, da das Bozener Gymnasialprogramm schwerlich in viele Hände kommt.

Journal de Conchyliologie vol. 45 No. 4 (1897).

p. 209. Fischer, H., Résumé des travaux de M. F. Bernard sur le développement de la coquille des Pelecypodes.

p. 225. Hervier, le R. P. J., Descriptions d'espèces nouvelles de Mollusques provenant de l'Archipel de la Nouvelle-Calédonie (suite). Von schon früher beschriebenen Arten werden abgebildet; *Mangilia isodoma* t. 9 fig. 1; — *M. isophanes* t. 9 fig. 2; — *M. colombi* t. 9 fig. 3; — *Mitra amaúra* t. 9 fig. 4; — *Costellaria rufobalteata* t. 9 fig. 5; — *Cost. pagodula* t. 9 fig. 6; — *C. humilis* t. 10 fig. 1; — *C. diamesa* t. 10 fig. 2; — *C. ochracea* t. 10 fig. 3; — *C. albotaeniata* t. 10 fig. 4; *C. lauceolata* t. 10 fig. 5; — *Pusia aubryana* t. 10 fig. 6; — *P. loaltyensis* t. 10 fig. 7; — *P. rhodochroa* t. 10 fig. 8; — *P. roseotincta* t. 10 fig. 9. —

p. 249. Hervier, le Rev. P. I., Diagnoses d'espèces nouvelle de Triforais provenant de l'Archipel de la Nouvelle-Calédonie (suite). *Neu Jniforis cornuta* p. 249; — *Jn. Jousseaumi* p. 250; — *Jn. goubini* p. 251; — *Jn. formosula* p. 251; — *Jn. poecila* p. 252; — (*Mastaniaeforis* (*violacea* Quoy var. *minor* p. 253; — *Jnella montrouzieri* p. 253; *Jn. episcopalis* p. 254; — *Jn. melantera* p. 254; — *Jn. rutilans* p. 255; *Jn. aurea* p. 256; — *Mastonia loaltyensis* p. 256; — *M. monacha* p. 257; — *M. taeniolata* p. 258; — *M. fulvescens* p. 258; — *M. papillata* p. 259; — *M. mediotincta* p. 259; — *M. ustulata* p. 260; — *M. leucomys* p. 261; — *M. lucidula* p. 261; — *M. lamberti* p. 262; — *M. troglodytes* p. 263; — *M. turricula* p. 263; — *M. quadrimaculata* p. 264; — *M. amoena* p. 264; — *Viriola intergranosa* p. 266. —

The Journal of Conchology, vol. 9 No. 3. Juli 1898.

p. 75. Melvill, J. C. and Standen, R., the Marine Mollusca of Madras and the immediate neighbourhood (cont.)

p. 85. Melvill, J. C., Note on *Cypraea rashleighana*.

p. 86. Oldham, C., Notes on some Anglesea Land- and Fresh-water Mollusca.

p. 89. Hann, Rev. A., *Paludestrina jenkinsi* near Middlesborough.

- p. 91. Horsley, J. W., *Hyalinia cellaria* in Walworth:
p. 92. Adams, L. E., Observations on the pairing of *Limax maximus* L.
p. 95. Standen, R.; Note on *Terebra eximia* Dh.
p. 95. Collinge, Walter, E., Note on a new variety of *Testacella maugei*.

Kobelt, Dr. W., *Studien zur Zoogeographie. Zweiter Band. Die Fauna der meridionalen Subregion.* Wiesbaden, Kreidel 1898. No. 368 P.

Eine eingehende Besprechung dieses Bandes welcher die paläarktische Fauna zum Abschluss bringt, siehe oben.

Verrill, A. E., and Katharine J. Busch, *Revision of the Deep-Water Mollusca of the Atlantic Coast of North America, with descriptions of new Genera and Species. — Part I. Bivalvia.* In Proc. U. S. Nat. Museum Vol. 20 p. 775—901. pl. 71—97.

Als neu beschrieben werden: *Martesia* (*Martesiella* n. subg.) *fragilis* p. 777 t. 79 fig. 10; — *Abra longicallis*, var. *americana* p. 778 t. 83 fig. 6, 7; — *Montacuta bidentata* var. *tenuis* p. 779 t. 92 fig. 7; var. *fragilis* p. 780 t. 92 fig. 8; — *M. striatula* p. 780 t. 93 fig. 9; — *M. casta* p. 781 t. 94 fig. 5; — *M. cuneata* p. 782 t. 91 fig. 4 t. 93 fig. 5; — *M. triquetra* p. 782 t. 91 fig. 3; — *Kelliopsis* n. gen. für *Montacuta elevata* Stimps. p. 783; — *Cryptodon insignis* sp. 785 t. 91 fig. 1, 2; — *Cr. croulinensis* var. *altus* p. 787 t. 88 fig. 1, 2; — *Cr. equalis* p. 788 t. 91 fig. 5, 6; — *Cr. planus* p. 788 t. 88 fig. 3, 4; — *Cr. obsoletus* p. 789 t. 89 fig. 1, 2; — *Cr. (Axinulus n.) brevis* p. 790 t. 89 fig. 7, 8; — *Cr. (Ax.) inequalis* p. 791 t. 90 fig. 1, 2; — *Cr. (Ax.) simplex* p. 791 t. 92 fig. 3, 4; — *Cr. (Ax.) pygmaeus* p. 792 t. 86 fig. 3, 4; — *Cr. (Ax.) ovatus* p. 793 t. 91 fig. 7, t. 93 fig. 1; — *Axinopsis orbiculata* var. *inaequalis* p. 794 t. 92 fig. 5, 6; — *Ax. cordata* p. 795 t. 97 fig. 5, 6; — *Axinodon* (n. gen.) *ellipticus* n. p. 796 t. 90 fig. 5, 6, t. 92 fig. 1; — *Leptaxinus* (n. gen.) *minutus* p. 797 t. 89 fig. 3—5; — *Cuspidaria turgida* p. 799 t. 72 fig. 7, t. 77 fig. 4; — *C. media* p. 800 t. 71 fig. 5, 6, t. 73 fig. 6; — *C. parva* p. 801 t. 74 fig. 9, t. 77 fig. 7; — *C. ventricosa* p. 802 t. 72 fig. 5, t. 76 fig. 6; — *C. formosa* p. 803 t. 74 fig. 6, t. 79 fig. 9; — *C. fraterna* p. 803 t. 71 fig. 7, 8, t. 75 fig. 6; — *Cardiomya abyssicola* p. 806 t. 73 fig. 4, t. 74 fig. 1, t. 77 fig. 9; — *C. gemma* (= *Neaera paucistriata* Busch nec. Dall.) p. 809 t. 71 fig. 3, 4, t. 14 fig.

11; — *C. glypta* Busch (=ornatissima Dall) p. 810 t. 71 fig. 1, t. 76 fig. 3. 7; — *Halonympha striatella* p. 810 t. 72 fig. 2. 3. t. 77 fig. 3; — *Myonera pretiosa* p. 812 t. 77 fig. 5; — *Poromya sublevis* var. *microdonta* p. 813 t. 76 fig. 1. 2, t. 87 fig. 1; — *Cetoconcha aptycha* p. 814; — *Lyonsiella cordata* p. 818 t. 95 fig. 7. 8; — *Lyonsia granulifera* p. 818 t. 95 fig. 1; — *Clidiophora inornata* p. 818 t. 95 fig. 5. 6; — *Kennerlia brevis* p. 821 t. 88 fig. 7; — *Periploma affinis* p. 822 t. 87 fig. 4; — *Limatula regularis* p. 823; — *L. nodulosa* p. 824; — *L. hyalina* p. 825; — *Chlamys benedicti* p. 834 t. 84 fig. 1. 2 — *Chl. costellata* p. 835 t. 86 fig. 6; — *Hyalopecten dilectus* p. 836 t. 97 fig. 9; — *Cyclopecten namis* p. 837 t. 85 fig. 2—4; — *Cyclopecten subimbrifer* p. 840 t. 85 fig. 8. 9; — *Bathyarca abyssorum* p. 843 t. 76 fig. 9; — *B. anomala* p. 844 t. 77 fig. 8; — *Limopsis sulcata* p. 845 t. 92 fig. 2, t. 95 fig. 9, t. 96 fig. 1; — *Nucula proxima* var. *ovata* p. 852 t. 81 fig. 6, t. 88 fig. 5; — *N. subovata* p. 852 t. 81 fig. 8 t. 83 fig. 5; — *Ledella messanensis* var. *sublevis* p. 856 t. 81 fig. 7; — *Ledella parva* p. 857 t. 81 fig. 1; — *Yoldia (Abranella) n. casta* p. 858 t. 80 fig. 4; — *Yoldiella iris* p. 863 t. 80 fig. 1. 2, t. 82 fig. 11; — *Yoldiella inflata* p. 864 t. 80 fig. 8 t. 82 fig. 5. 6; — *Y. subangulata* p. 865 t. 77 fig. 3, t. 79 fig. 6; — *Y. lenticula* var. *amblya* p. 866 t. 80 fig. 9, t. 81 fig. 4; — *Y. fraterna* p. 867 t. 80 fig. 5, t. 82 fig. 8; — *Y. curta* p. 868 t. 97 fig. 8; — *Y. pachia* p. 868; — *Y. inconspicua* p. 869 t. 79 fig. 3. 5; — *Y. minuscula* p. 870 t. 79 fig. 2. 7; — *Y. dissimilis* p. 872 t. 78 fig. 8, t. 82 fig. 7; — *Malletia abyssorum* p. 875 t. 87 fig. 7; — *M. polita* p. 876 t. 82 fig. 10; — *Neilonella subovata* p. 878 t. 80 fig. 10, t. 82 fig. 3. 4; — *Tindaria callistiformis* p. 881 t. 78 fig. 1, t. 80 fig. 6. 7; — *T. lata* p. 882; — *Solemya grandis* p. 884 t. 86 fig. 1. 2. —

Sturany, Dr. Rud., Katalog der bisher bekannt gewordenen südafrikanischen Land- und Süßwasser Mollusken mit besonderer Berücksichtigung des von Dr. Penther gesammelten Materiales. Vorläufige Mittheilung in Akadem. Anzeiger Wien 1898 No. XVI.

Als neu beschrieben werden: *Ennea perspicuaformis* p. 1; — *E. gouldi* var. *excedens* *E. transiens*, *E. differens*, *E. separata* p. 2; — *E. ingens*, *E. sejuncta*, *E. instabilis*, *E. ampullacea* p. 3; — *E. multidentata*, *E. durbanensis*, *E. perissodonta* p. 4; —

E. isipingoënsis nebst var. discrepans, simillima und cylindrica
E. leppani p. 5; — E. amoldi, mit var. elongata, E. pentheri,
Achatina pentheri p. 6; — Livinhacia arnoldi, Opeas durbanense,
Rhachis dubiosus, Rh. pentheri p. 7; — Buliminus movenensis,
Pupa pentheri, Succinea dakaënsis, Limnaeus dakaënsis p. 8;
— Vivipara unicolor var. sambésiensis, Unio caffer var. pen-
theri, Spatha maitenguensis p. 9. —

*Sarasin, Dr. P. und Dr. F., Materialien zur Naturgeschichte
der Insel Celebes. Erster, Band: die Süßwasser-Mollusken
von Celebes. Mit 13 Tafeln. Wiesbaden, Kreidel 1898.*

Der erste Band eines auf drei Bände berechneten Prachtwerkes,
der zweite soll die Landmollusken behandeln, der dritte die
geographische Stellung von Celebes. Als neu beschrieben und
vorzüglich abgebildet werden folgende meist schon im Zoolog-
ischen Anzeiger beschriebene Arten: *Melania toradjarum* p.
14 t. 1 fig. 1. 2; — *M. palicularum* p. 16 t. 1 fig. 3. 4; —
M. patriarchalis p. 17 t. 1 fig. 5. 6; nebst var. *towietensis* p.
p. 19 t. 1 fig. 7. 8; — *M. gemmifera* p. 20 t. 1 fig. 9. 10; —
M. monacha p. 21 t. 3 fig. 37. 38; — *M. scalariopsis* p. 22
t. 2 fig. 18. 19; — *M. molesta* p. 23 t. 2 fig. 11. 12; — *M.*
carota p. 28 t. 3 fig. 28. 29; — *M. testudinaria* var. *perconica*
p. 28 t. 3 fig. 33. 34; — *M. zeamais* p. 30 t. 3 fig. 35. 36; —
M. insulae sacrae p. 32 t. 2 fig. 20 21; — *M. tomoriensis* p.
33 t. 4 fig. 48. 49; — *M. kuli* p. 35 t. 2 fig. 15—17; — *M.*
centaurus p. 36 t. 2 fig. 13. 14; — *M. asperata* var. *cele-*
bicola p. 37 t. 3 fig. 30—32; — *Tylomelania* (n. gen.) *neriti-*
formis p. 52 t. 4 fig. 56. 57; — *Tyl. carbo* p. 53 t. 4 fig. 50.
51; — *Tyl. porcellanica* p. 54 t. 4 fig. 52 53 mit var. *connec-*
tens p. 55 t. 4 fig. 54. 55; — *Vivipara crassibucca* p. 60 t. 10
fig. 131 132; — *Niv. persculpta* p. 62 t. 10 fig. 129. 130; —
Viv. lutulenta p. 63 t. 10 fig. 133. 134; — *Viv. rudipellis* p.
65 t. 10 fig. 135. 136; — *Miratesta celebensis* p. 73 t. 10 fig.
137—139 (var. *robusta*); fig. 140—142 (var. *ampullacea*); fig.
143. 144 (var. *gracilis*); — *Jsidora callosa* p. 79 t. 11 fig. 156.
157; — *Protancylus* (n. gen.) *adhaerens* p. 84 t. 11 fig. 145—
148; — *Pr. pileolus* p. 86 t. 11 fig. 149—151; — *Corbicula*
matannensis p. 92 t. 11 fig. 158—60; — *C. possoënsis* p. 92
t. 11 fig. 161. 162. — Von hohem Interesse ist die genauere
Untersuchung der Melaniendeckel, deren Bau durch Behandeln
mit concentrirter Salzsäure deutlicher gemacht wurde. Es

lassen sich zwei Typen unterscheiden, der eine cerithienartig, spiral gewunden mit centralem Nucleus, wohl phylogenetisch älter (Palaeomelania), der andere fast nur aus der letzten Windung bestehend mit einem kleinen, oft verkümmerten Nucleus in der unteren Ecke (Neomelania). —

Hofer, Dr., Beitrag zur Molluskenfauna des Kantons Aargau.
In Mitth. aarg. naturfor. Gesellschaft 1898 Heft
8 p. 38—57.

Aus dem Aargau war seither, nur ein Verzeichniss ohne Fundorte von Bronner veröffentlicht, das obendrein vor cca. 50 Jahren erschienen ist. Der Verfasser hat namentlich die Reussgegend von Mellingen bis Brugg, die Braunegg, die Gegend um Baden und um Kulm berücksichtigt und dem Aargenist besondere Aufmerksamkeit zugewandt. Die Fauna ist die typische der deutschen Schweiz.

Proceedings of the Malacological Society of London,
Vol. III. No. 2.

- p. 63. Sykes, E. R., Descriptions of two new Species of Clausilia from the Province of Che-Kiang, China. (Claus. timalthea und labyrinthoides, beide in Holzschnitt abgebildet).
- p. 65. Sykes, E. R., List of the Species of Cataulus found in Ceylon, with descriptions of some new Land-Shells from that Island. With pl. V. — Neu Cataulus nevilli p. 68 t. 5 f. 16; — C. Colletti p. 69 t. 5 fig. 15; — Nicida catathymia p. 69 t. 5 fig. 9; — Cyathopoma leptomita p. 69 t. 5 fig. 8; — Microcystina lita p. 70 t. 5 fig. 10. 11; — Kaliella delectabilis p. 70 t. 5 fig. 7; — Sitala pyramidalis p. 70 t. 5 fig. 18. 20; — S. operiens p. 70 t. 5 fig. 12; — Euplecta praeminens p. 71 t. 5 fig. 5. 6; — Plectopylis (Sykesia) clathratula var. compressa p. 72 t. 5 fig. 13. 14; — Pl. (S.) caliginosa p. 72 t. 5 fig. 21. 22; — Thysanota eumita p. 72 t. 5 fig. 17. 18; — Glessula, collettae p. 73 t. 5 fig. 1; — Opeas prestoni p. 73 t. 5 fig. 4; — Scabrina brounae p. 73 t. 5 fig. 2. 3. —
- p. 75. Smith, Edg. A. Notes on the Genus Coxiella. — Smith erkennt 3 sp. an: C. striatula Mke.=pyrrhostoma Cox; confusa n.=striatula Adcock, Cox, nec Mke; und Gilesii (Paludinella) Angas=stirlingi Tate. —
- p. 77. Kenyon. Mrs. A. F., Note on Cypraea anguis, Phil., with the description of a new variety of C. caput serpentis (var. caput colubri; die Varietäten abgebildet).

Kleinere Mittheilungen.

In Sorauer's „Zeitschrift für Pflanzenkrankheiten“ (vol. VIII. H. 3) macht E. Rathay auf eigenthümliche wellenförmige Zeichnungen auf Baunrinde aufmerksam, welche auf *Helix hortensis* zurückzuführen sind. Diese weidet nämlich an den glatten Stämmen von Saalweiden, Eschen, Ahorn, Erlen, Platangen u. dgl. die dünne Algenschicht aus *Pleurococcus vulgaris* Menegh. ab, ohne die Rinde im Geringsten zu verletzen und bewegt dabei, während sie in gerader Linie emporsteigt, den Kopf abwechselnd nach rechts und links, und säubert dabei die Rinde. Es nähren sich also selbst grössere Schnecken mit Vorliebe von den winzigen Algen. Bekanntlich weiden die Wasserschnecken (meiner Erfahrung nach mit Ausnahme von *Planorbis corneus* L., der auch gesunde Pflanzen direkt angreift) auch die Scheiben der Aquarien ab und sind von Stein mit Erfolg verwendet worden, um im Warmhause Kulturen von *Ouvirandra fenestralis* von Algen frei zu halten. Es sind offenbar nur die Algen, welche die Tacheen und wahrscheinlich auch *Helix arbustorum* und *Limax arboreum* auf die Bäume locken.

Anzeige.

Ich beabsichtige meine Conchylien-Sammlung zu verkaufen. Dieselbe besteht nur aus Univalven und enthält zahlreiche Marine und Süsswasser-Arten, ist aber namentlich an Landconchylien sehr reich. Sie zählt mehrere tausend Arten.

Villa les Chardonnerets,
Grand Lancy, Genf.

C. P. Gloyne.

Eingegangene Zahlungen:

Dohrn, H., Stettin, Mk. 30.—; Schlüter, W., Halle, Mk. 12.—; Mela, J., Helsingfors, Mk. 30.—; Fruhstorfer, H., Berlin, Mk. 6.—; Bickhardt, H., Wiesbaden, Mk. 6.—; Wohlberedt, O., Triebes, Mk. 6.—; Gloyne, P., Lancy, Mk. 18.—; Andreae, A., Hildesheim, Mk. 6.—; Friedel, E., Berlin, Mk. 6.—; Naturhist. Museum, Lübeck, Mk. 18.—; J. Hofer, Wädenswil, Mk. 18.—; v. Fritsch, K., Halle, Mk. 12.—; Le Sourd, Paris, Mk. 28.—; Rolle, H., Berlin, Mk. 12.—; Braun, M., Königsberg, Mk. 12.—; Borcharding, F., Vegesack, Mk. 6.—; Scharff, F., Dublin, Mk. 6.—; Pfeiffer, K., Kassel, Mk. 12.—; Gude, K., London, Mk. 12.—; Goldfuss, O., Halle, Mk. 6.—; v. Lasser, S., Mittersill, Mk. 6.—; Branesik, K., Trencsin, Mk. 30.—; Pastor, N., Bitsch, Mk. 18.—; Brusina, Sp., Agram, Mk. 18.—; Metzger, A., Münden, Mk. 6.—; Simroth, H., Leipzig, Mk. 6.—; Protz, A., Königsberg, Mk. 6.—; v. Koch, V., Braunschweig, Mk. 12.—.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.,
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 20. September 1898.

Fortsetzung des Catalogs von No. 7 u. 8 (1898) des Nachrichtenblattes.

<i>dohertyi</i> G. Aust.	Barma.
<i>everetti</i> G. Aust. (broti Aldr.)		Nordborneo.
<i>expatriatus</i> Blfd.	Nilgherries.
<i>footei</i> Blfd.	Südindien.
<i>gemmula</i> Bens.	Sikkim, Himalaya.
<i>glaber</i> Blfd.	Arakan.
<i>globulus</i> G. Aust.	Nagaberge, Assam.
<i>hebes</i> Bens.	Teria Ghat, Nordostindien
<i>humilis</i> Blfd.	Pegu.
<i>jaintiacus</i> G. Aust.	Jaintiaberge, Nordostindien.
<i>khasiacus</i> G. Aust.	„ „
<i>kurzianus</i> Theob. et Stol.	Birma.
<i>longituba</i> Mrts.	Sumatra.
var. <i>latestriata</i> Mlldff	Java.
<i>multirugosus</i> G. Austen	Nagaberge, Assam.
<i>notatus</i> G. Aust.	Dafla Berge.
<i>ochraceus</i> G. Aust.	Öber Barma.
<i>pachitaënsis</i> Godw. Aust.	Assam.
<i>pentagonus</i> Heude	Tschenkou, China.
<i>pletochilus</i> Bens.	Sikkim, Himalaya.
<i>polygonoma</i> Blanf.	Arakan.
<i>prosectus</i> Bens.	Nordostindien.
<i>richthofeni</i> Blfd.	Mulmein, Birma.
<i>spiracellum</i> Ad. et Rve.	Borneo.
<i>strangulatus</i> Hutt.	Himalaya.
<i>stylifer</i> Bens.	Sikkim, Himalaya.
<i>subculmen</i> G. Aust.	Naga Berge.
<i>subhumilis</i> (Nev.) Mlldff.	Sikkim, Himalaya.
<i>succineus</i> Blfd.	Arakan.
<i>theobaldi</i> Blfd.	Khasia Berge, Nordostindien.

8. Familie Diplommatinidae.

1. Genus **Helicomorpha** Mlldff.

appendiculata Mlldff. Leyte, Philippinen.

conella Mlldff.	Negros, Guimaras, Philippinen
costulata Q. et Mlldff.	Busuanga, Philippinen.
depressa Mlldff.	Leyte, Siquijor, Katanduanes.
var. manopleuris Mlldff.	Südostluzon.
globulus Q. et Mlldff.	Busuanga, Philippinen.
linguifera Q. et Mlldff.	Bohol. „
pilula Q. et Mlldff.	„ „
quadrasi Mlldff.	Leyte, „
var. argutecostata Mlldff.	„ „
turricula Mlldff.	Cebu, „
var. globosula Mlldff.	Siquijor. „

2. Genus **Nicida** Blanford.

anamallayana Bedd.	Anamalliberge, Südindien.
catathymia Sykes	Ceylon.
ceylanica Bedd.	Ceylon.
fairbanki Blfd.	Pulney Berge, Südindien.
kingiana W. et H. Blfd.	Kolanullies, „
liricineta Blfd.	Khandallah bei Bombay.
nilgirica Blfd.	Nilgiris, Südindien.
nitidula Blfd.	„ „
pedronis Bedd.	Ceylon.
prestoni Sykes.	„
pulneyana Blfd.	Pulney Berge, Südindien.
subovata Bedd.	Süd Kanara, „

Genus **Arinia** A. d.

a. Subgen. **Euarinia** s. str. Kob. et Mlldff.

calathiscus Q. et Mlldff.	Negros, Philippinen.
chrysaeme Mlldff.	Luzon, „
cuspidata Mlldff.	Calamianes „
cylindrus Q. et Mlldff.	Luzon, „
dichroa Mlldff.	„
egregia Hedl. et Mus.	Queensland.
gibbosula Mlldff.	Luzon, Philippinen.

manopleuris Q. et Mlldff.	Marinduque, „
minor Sow. (sowerbyi Pfr.)	Panay, Guimaras, Tablas.
var. semisulcata Mlldff.	Cebu, Siquijor, Siargao.
„ holopleuris „	Cebu, Bohol, Leyte, Samar.
„ intermedia „	„
„ abnormis „	Leyte.
„ elongata „	Negros.
„ aurantiaca „	Mindoro.
ovulum Mlldff.	Sibuyan, Philippinen.
pallida Mlldff.	Benguet auf Luzon.
scalatella Dohrn	Arayat „
tablasensis Hid.	Tablas, Philippinen.

b. Subgen. Leucarinia Mlldff.

blanda Sm.	Flores.
borneensis Smith.	Nordborneo.
contracta Q. et Mlldff.	Mindanao.
costata Mlldff.	Philippinen.
devians Mlldff.	„
minahassae Kob.	Minahassa, Celebes.
minutior Mlldff.	Marinduque.
minutissima Mlldff.	Philippinen.
plagiostoma Mlldff.	Samal bei Mindanao.
similis Smith	Barit, Nordborneo.
sinulabris Mlldff.	Samal bei Mindanao.

Genus Palaina O. Semper.

a. Subgen. Eupalaina Kob. et Mlldff.

alata O. Semp.	Palaus.
angulata Bttg.	Ambon, Haruku.
aurea Bedd.	Palaus.
australiae Bens.	Mt. Warren, Ost-Australien.
bensoni H. Ad.	Moreton Bai, Australien.
brazieri Cox.	San Christoval, Salomonen.

<i>cantori</i> Pfr.	Lord Howes Insel.
<i>capillacea</i> Pfr.	" " "
<i>chalarostoma</i> Mlldff.	Tayabas, Luzon.
<i>chordata</i> Pfr.	Lord Howes Insel, Neusee- land?
<i>chrysostoma</i> Smith	Flores
<i>conspicua</i> Mlldff.	Nordluzon.
var. <i>versicolor</i> Mlldff.	"
<i>coxi</i> H. Ad. (<i>wisemani</i> Braz.)	Norfolk.
<i>cristata</i> Q. et Mlldff.	Nordluzon.
var. <i>cristatella</i> Mlldff.	"
<i>deformis</i> Q. et Mlldff.	Katanduanes, Philippinen.
<i>dimorpha</i> Semp. (<i>wilsoni</i> Crosse)	Palaus.
<i>dohertyi</i> Sm.	Neu Guinea.
<i>doliolum</i> (Mouss.) Mlldff.	Ponape, Karolinen.
<i>gedeana</i> Mlldff.	Java.
<i>godeffroyana</i> Mouss.	Viti Inseln.
<i>hidalgoi</i> Q. et Mlldff.	Bohol, Philippinen.
<i>kubaryi</i> Mlldff.	Ponape, Karolinen.
<i>macgillivrayi</i> Pfr.	Lord Howes Insel, Neue Hebriden.
<i>martensi</i> H. Ad. (<i>paradoxa</i> Crosse, <i>distorta</i> Mouss.)	Viti Inseln.
<i>mirabilis</i> Mlldff.	Leyte.
<i>modesta</i> Q. et M.	Nord Luzon.
<i>montrouzieri</i> Crosse	Neu Caledonien.
<i>morongensis</i> Mlldff.	Mittelluzon.
<i>moussoni</i> O. Semp.	Palaus.
<i>novo-guinensis</i> Smith	Neu Guinea.
<i>nubigena</i> Mlldff.	Java.
<i>ovatula</i> Mlldff.	Ponape, Karolinen.
<i>patula</i> O. Semp.	Palaus.
<i>platychilus</i> Bedd.	Koröre, Palaos.

porrecta Mlldff.	Leyte.
var. subcontracta Mlldff.	„
— contracta Mlldff.	Bohol.
— ceratium Mlldff.	„
quadrasa Mlldff.	Montalban, Luzon.
quadrata Mss.	Viti-Inseln.
rubella Bedd.	Palaus.
saxicola Mlldff.	Mittel-Luzon.
var. diminuta Mlldff.	„
stolli Marts.	Guatemala.
strigata O. Semp.	Palaus.
striolata O. Semp.	„
subregularis Mouss.	Viti-Inseln.
taeniolata Q. et Mlldff.	Marianen.
tuberosa Mss.	Viti-Inseln.
wilsoni O. Semp.	Palaus.
wisemani Cox.	S. Cristobal, Salomonen.

b. Subgen. *Cylindropalaina* Mlldff.

amurensis Mss.	Wladiwostok.
beddomei (Braz.) Mlldff.	Queensland.
carbavica Bttg.	Ambon, Haruku.
catanduanica Q. et Mlldff.	Katanduanes.
chrysalis Mlldff.	Cebu.
var. cylindrus Mlldff.	Leyte, Bohol.
lirata Gld.	Liu Kiu Inseln.
mariei Crösse	Neu Caledonien.
occidentalis Guppy	Trinidad, Westindien.
pupa O. Semper	Palaus.
pusilla Marts.	„
trachelostropha Mlldff.	Cebu.
ulingensis Mlldff.	„

c. Subgen. *Macropalaina* Mlldff.

? minuta H. Ad.	Upolu.
-------------------------	--------

- perroquini Crosse Neu Caledonien.
 pomatiaeformis Mss. Viti-Insel.
 scalarina (Mss.) Mlldff. Carolinen.
 xiphidium Mlldff. „

Genus Opisthostoma Blfd.

a. Subgen. Euopisthostoma Kob. et Mlldff.

- deccanense Blfd. Südindien.
 distortum Bedd. „
 fairbanki Blfd. Bhoze Ghats, bei Bombay.
 macrostoma Bedd. Bramagiriberge, Malabar.
 nilgircum Blfd. Nilgiris, Südindien.
 paulucciae Crosse et Nev. Perak.
 perakensis Aust. et Nev. „
 wallacei Ancey (crisatum Smith) Borneo.

b. Subgen. Plectostoma H. Ad.

- austeni Edg. A. Smith Nordborneo.
 baritense Edg. A. Smith „
 busanense Edg. A. Smith „
 cookei Edg. A. Smith „
 crespignyi H. Ad. Labuan.
 depauperatum Edg. A. Smith Nordborneo.
 everetti Edg. A. Smith Nordwestborneo.
 hosei G. Aust. Nordborneo.
 jucundum Edg. A. Smith Mantanami, Nordborneo.
 otostoma Bttg. Nordborneo.
 pumilio Edg. A. Smith Sarawak.

c. Subgen. Geothauma Crosse.

- grandispinosum G. Aust. Nordborneo.
 linterae Sow. Sarawak.
 mirabile Edg. A. Smith Nordborneo.
 pulchellum G. Aust. „

Genus **Diancta** Mrts.

a. Subgen. **Eudiancta** Kob. et Mildff.

- constricta Mrts. Ternate, Molukken.
 graeffei Mouss. Viti Levu.
 macrostoma Mouss. „
 torta Bttg. Batchian.

b. Subgen. **Paradiancta** Mildff.

- everetti Smith Nordborneo.
 excentrica Smith „
 philippinica Q. et Mildff. . . Siquijor, Philippinen.

Genus **Anostomella** Mrts.

- ascendens (Pupa) Mrts. Molukken.

Genus **Hungerfordia** Bedd.

- pelewensis Bedd. Koröre, Palaus.

Genus **Diplommatina** Bens.

a. Subgen. **Eudiplommatina** Kob. et Mildff.

- aculus Mölldff. Marinduque, Philippinen.
 affinis Theob. Shan Staaten.
 aldrichi G. Aust. Nord Borneo.
 ambigua G. Aust. Manipur.
 angulata Theob. et Stol. Mulmein.
 austeni Blfd. Khasiberge.
 balabacensis Smith. Balabak.
 balansai Morl. Tongking.
 baritensis Smith Nordborneo.
 bicoronata Mrts. Südostborneo.
 blanfordiana Bens. Darjiling.
 burtii G. Aust. Oestl. Himalaya.
 busanensis G. Aust. Nordborneo.
 butleri G. Aust. Manipur.

<i>cagayanica</i> Mlldff.	Nordluzon.
<i>cebuensis</i> Mlldff.	Cebu.
var. <i>gracilis</i> Mlldff.	„
„ <i>nematopleuris</i> Mlldff.	Bohol.
„ <i>aetarum</i> „	Negros.
„ <i>vicina</i> „	Guimaras.
<i>chenelli</i> G. Aust.	Nagaberger.
<i>commutata</i> G. Aust.	„
<i>concinna</i> H. Ad.	Borneo.
<i>convoluta</i> G. Aust.	Bureil Kette, Himalaya.
<i>costulata</i> Hutt.	Landur „
<i>crispata</i> Stol.	Mulmein.
<i>crosseana</i> G. Aust. et Nev.	Perak.
<i>daflaënsis</i> G. Aust.	Daflaberger.
<i>decorosa</i> „ „	Nagaberger.
<i>depressa</i> „ „	Khasiberger.
<i>diplochilus</i> Bens.	„
<i>domuncula</i> G. Aust.	Nagaberger.
<i>edentula</i> „ „	Mulmein.
<i>elegans</i> Mlldff. (<i>gracilis</i> Mlldff., nec Bedd.)	Cebu.
<i>elegantissima</i> Q. et Mlldff.	Siquijor.
<i>elongata</i> G. Aust.	Nagaberger.
<i>exilis</i> Blfd.	Barma.
<i>exserta</i> Nev.	Mulmein.
<i>folliculus</i> Pfr. (<i>Carychium</i> <i>cos-</i> <i>tatum</i> Hutt.)	Simla, Himalaya.
<i>garoënsis</i> G. Aust.	Garoberger.
<i>gibberosa</i> G. Aust.	Munipur.
<i>gibbosa</i> Blfd.	Garoberger.
<i>godwini</i> Mlldff. (<i>concinna</i> G. Aust. nec Ad.)	Nagaberger.
<i>gomantonensis</i> Smith (<i>sym-</i> <i>metrica</i> Sm. nec Hedley)	Nordborneo.

goniocampta Q. et Mlldff.	. Mindanao.
gonostoma Mlldff. Guimaras.
henzabadensis G. Aust. Pegu.
herziana Mlldff. Hainan.
huttoni Pfr. Nordwest Himalaya.
jaintiaca G. Aust. Khasiaberge.
jatingana „ „ „
labiosa Blfd. „
latilabris O. Semp. Nord- und Mittel-Luzon.
leptospira Mlldff. Bohol.
liwaënsis Aldr. Liwa, Sumatra.
lombokensis Smith Lombok.
masbatica Q. et Mlldff. Masbate.
minima Bedd. Südindien.
minor A. Ad. ?
mirabilis Aust. et Nev. Perak.
munipurensis G. Aust. Munipur.
nana Blfd. Barma.
nicobarica G. Aust. Nikobaren.
var. battemalvensis Nev. „
nodifera Mlldff. Siquijor.
oligopleuris Blfd. Arakan.
pachychilus Bens. Darjiling.
parvula G. Aust. Khasiaberge.
pimelodes Mlldff. Cebu.
polypleuris Bens. Khasiaberge.
prostoma Mlldff. Marinduque.
pullula Bens. Darjiling.
pupaeformis Theob. Shanstaaten.
puppensis Blfd. Oberbarma.
recta Smith Nordborneo, Balabak.
richthofeni Theob. et Stol. Mulmein.
roebeleni Mlldff. Bongao, Sulu Inseln.

var. <i>siquijorica</i> Mlldff.	Siquijor.
<i>rubella</i> Mlldff.	Negros.
<i>rupicola</i> Mlldff.	Cebu, Leyte.
var. <i>contracta</i> Mlldff.	Leyte, Katanduanes,
var. <i>accrescens</i> „	Masbate.
var. <i>gracilispira</i> „	Cebu.
var. <i>pulchella</i> „	Mindanao.
var. <i>perexigua</i> „	Bohol.
<i>saltuënsis</i> G. Aust.	Nordkatschar.
<i>salwiniana</i> Theob.	Salwengebiet, Hinterindien.
<i>scalaria</i> Blfd.	Nordostindien.
<i>scalaroidea</i> Theob.	Barma.
<i>schadenbergi</i> Mlldff.	Nordwestluzon.
<i>semisculpta</i> Blfd.	Himalaya.
<i>sherfaiensis</i> G. Aust.	Nordkatschar.
<i>silvicola</i> G. Aust.	„
<i>sperata</i> Blfd.	Barma.
<i>spinosa</i> G. Aust.	Nordborneo.
<i>subcalcarata</i> Mlldff	Samal bei Mindano.
<i>symmetrica</i> Hedl.	Moresby Insel, Neu Guënea.
<i>theobaldi</i> G. Aust.	Darjiling.
<i>tumida</i> G. Aust.	Nordkatschar.
<i>turritella</i> Mlldff.	Luzon.
<i>ungulata</i> Blfd.	Darjiling.
<i>venustula</i> G. Aust.	Nagaberge.
<i>whiteheadi</i> Smith.	Kinabalu, Borneo.

b. Subgen. *Metadianeta* Mlldff.

<i>compacta</i> G. Aust.	Munipur.
<i>distincta</i> „	Nagaberge.
<i>dohertyi</i> „	Oberassam.
<i>japvoënsis</i> „	Nagaberge.
<i>khunhoënsis</i> „	„

lapillus G. Aust.	Nagaberge.
nengloënsis „	Nordkatschar.
thomsoni „	Südburrail.

c. Subgen. Pseudopalaina Mlldff.

albata Bedd.	Palaus.
ascendens Mouss.	Viti Levu.
crassilabris Bedd.	Palaus.
floresiana Sm.	Flores.
gibboni Bedd.	Palaus.
gowlandi Braz.	Fitzroy Insel.
inflatula O. Semp.	Palaus.
isseli G. Aust.	Sarawak, Nordborneo.
lamellata O. Semp.	Palaus.
lutea Bedd.	„
polymorpha O. Semp.	„
pyramis O. Semp.	„
ringens O. Semp.	„
sulcicollis Mlldff.	Java.

d. Subgen. Sinica Mlldff.

animula G. Aust.	Nagaberge.
apicina Gredl.	Guidschou, China.
auriculata Mlldff.	Java.
var. abbreviata Mlldff.	„
„ biangulata	„	„
„ gracilior	„	„
balerica Quäd. et	„	Nordostluzon.
bicolor	„	Mittelluzon.
var. sticta	„	Südostluzon, Katanduanes.
bisligensis	„	Mindanao.
boettgeri	„	Mittel- und Südostluzon.
var. accedens	„	Mittelluzon.
„ aberrans	„	Katanduanes.
„ plectrophora „	Nordluzon.

<i>boholensis</i> Q. et Mlldff.	. . .	Bohol.
<i>breviplica</i>	„ . . .	Leyte.
<i>brunonis</i> Smith (strubelli Sm. nec Bttg.)	Natunas.
<i>calcarata</i> Mlldff.	Java.
<i>canaliculata</i> Mlldff.	Perak.
<i>canarica</i> Bedd.	Nordkanara, Südindien.
<i>carneola</i> Stol.	Mulmein.
<i>collarifera</i> Schm. et Bttg. (<i>labiosa</i> Mrts. nec Blfd.)	Nippon.
<i>concaospira</i> Mlldff.	Mittelluzon.
<i>concolor</i> Q. et Mlldff.	Nordluzon, (Paragua?).
<i>confussa</i> Heude	Sytschuan, China.
<i>congener</i> Smith	Natunas.
<i>conica</i> Mlldff.	Hubei, China.
<i>consularis</i> Gredl.	Hunan, „
<i>contracta</i> Mlldff.	Hubei „
<i>cristata</i> Gredl.	„ „
<i>crystalloides</i> Q. et Mlldff.	Bohol, Philippinen.
<i>cyclostoma</i>	„	Java.
<i>cyrtochilus</i> Q. et „	Busuanga.
<i>decipiens</i>	„	Cebu, Philippinen.
<i>delicata</i> G. Aust.	Nagaberge.
<i>diminuta</i> Mlldff.	Perak.
<i>diploloma</i> Q. et Mlldff.	Mindanao.
<i>elisabethae</i>	„	Mittel- und Südost-Luzon
var. <i>laticosta</i>	„	Katanduanes.
var. <i>anchistoma</i>	„	Guimaras.
<i>filicostata</i>	„	Nordluzon.
<i>fimbriosa</i>	„	Mittelluzon.
<i>futilis</i> Gredl.	Hubei, China.
<i>gracilis</i> Bedd.	Südindien.
<i>hungerfordiana</i> Nev.	Formosa.
<i>inermis</i> Gredl.	Hubei, China.

<i>irregularis</i> Mlldff.	Cebu, Guimaras.	
<i>var. minima</i> Mlldff.	Leyte.	
<i>var. subregularis</i> Mlldff	Cebu.	
<i>javana</i>	„	Java.	
<i>kochiana</i>	„	Cebu.	
<i>leytensis</i>	„	Leyte.	
<i>megaloptyx</i>	„	Mitteluzon.	
<i>micropleuris</i>	„	Leyte.	
<i>microstoma</i>	„	Cebu.	
<i>mindanavica</i> Q. et	„	Mindanao.	
<i>nevilli</i> Crosse	Perak.	
<i>niahensis</i> G. Aust.	Nordborneo.	
<i>nipponensis</i> Mlldff.	Nippon.	
<i>oligogyra</i> Mlldff.	Koron, Kalamianes.	
<i>oostoma</i> „	Mindanao.	
<i>palatalis</i> „	Mitteluzon.	
<i>paxillus</i> Gredl.	Hunan, Hubei, China.	
<i>var. longipalatalis</i> Schm.			
et Bttg.	Kiukiang,	„
<i>var. robusta</i> Mlldff.	Südhunan	„
<i>var. latecostata</i> Gredl.	Hunan	„
<i>var. mucronata</i> Schm. et Bttg.	Ningpo	„
<i>var. lissa</i> Gredl.	Hunan	„
<i>var. orientalis</i> Mlldff.	Shanghai	„
<i>perpusilla</i>	„	Java.	
<i>planicollis</i>	„	„	
<i>pupinella</i> Heude	Tschenkou, China.	
<i>pyra</i> Heude	„	„
<i>quadrasi</i> Mlldff.	Leyte.	
<i>rufa</i> „	Lo-fou-shan, China.	
<i>samuiana</i> Mlldff.	Samui, Golf von Siam.	
<i>schmackeri</i> „	Guangdung, China.	
<i>sculptilis</i> „	„	„
<i>setchuanensis</i> Heude	Sytschuan	„

smithi Kob. et Mlldff. (papuana

- Sm. nec Tapp. Can.) . . . Neu Guinea.
 subcrystallina Mlldff. . . . Leyte.
 subcylindrica „ . . . Fudschien, China.
 subfusiformis „ . . . Siquijor.
 var. sychonopleuris Mlldff. . Bohol.
 subrubella G. Aust. . . . Nagaberge.
 subtilis G. Aust. . . . Oberassam.
 superba G. Aust. et Nev. . Perak.
 tantilla Gld. (Paxillus) . . . Hongkong.
 thersites Mlldff. . . . Cebu.
 unicrenata G. Aust. . . . Nagaberge.
 ventriculus Mlldff. . . . Perak.
 vesicans „ . . . Siquijor.

e. Subgen. Moussonia O. Semp.

- fuscata Mouss. . . . Oneata, Viti-Inseln.
 var. vitiana Mouss. . . . Viti-Levu, „
 papuana Tapp. Can. . . . Aru Inseln.
 problematica Mouss. (typica
 O. Semp.) . . . Upolu, Samoa.
 strubelli Bttg. . . . Nordamboina.

f. Subgen. Diploptychia Mlldff.

- heliscus Mlldff. . . . Mittelluzon.

Genus **Paxillus** H. et A. Adams.

- adversus Ad. . . . Sarawak; (Singapore?).
 beccarii Issel . . . „
 borealis Heude . . . Tschenkou, China.
 insignis G. Aust. . . . Khasiaberge.
 laurentianus Mlldff. . . . Hubei, China.
 moluensis Smith . . . Nordborneo.
 ruber G. Aust. . . . „
 rubicundus Mrts. . . . Westborneo, Natunas, Paragua.
 sulphureus Smith . . . Nordborneo.

9. Familie Craspedopomatidae.

1. Genus **Craspedopoma** Pfeiffer 1847.

- annulatum Lowe Hierro, Palma, Canaren.
costatum Shuttl. Palma, Canaren.
flavescens Lowe Madera.
hespericum Morel. Azoren.
lucidum Lowe. Madera.
 var. polita Lowe. „
 — eusticta Lowe. „
lyonnetianum Lowe. „
monizianum Lowe. „
neritoides Lowe. „
servaini Doum. Ad. „
trochoideum Lowe. „

2. Genus **Cyclosurus** Morelet 1881.

- mariei Morelet Mayotte, Comoren.

10. Familie Pomatiasidae.

1. Genus **Pomatias** Studer.*)

a. Subgen. **Eupomatias** Wagner.

- braueri Wagn. Kroatien.
 var. latestriata Wagn. „
cinerascens Rossm. Ragusa, Süddalmatien.
elegans Clessin Welebitgebirge.
 var. irregularis Wagn. „
 — oostoma Westerl. Zengg.
 — similis Wagn. Gospic.
 — spectabilis Wagn. Zengg.
 — tumida Wagn. Gospic.
henricae Strobel Südtirol.
 var. hüttneri Wagn. Hallstadt, Aussee.

*) Nach der Monographie von Wagner in Denkschr. Akad. Wissensch. Wien vol. 64.

- var. *illasiaca* Pini . . . Verona.
- *illyrica* West. . . Görz.
- *plumbea* West. . . Kärnthen, Krain.
- *strigillata* Wagn. . . Norditalien.
- lederi* Bttg. . . Koutais, Transkaukasien.
- scalarinus* Villa (*formosus* Let.,
concinus Let., *fenzianus*
Let.) . . . Istrien, Dalmatien.
- var. *hirci* Stoss. . . Buccari.
- *schmidti* de Betta (*val-*
lae West.) . . . Görz, Triest.
- septemspiralis* Raz. . . Südalpen.
- var. *agardhi* Pini (*intermedius*
Pini) . . . Valle Cavallina.
- *bosniaca* Bttg. . . Bosnien.
- *heydeniana* Cless. . . Krain, Südsteiermark, Kroatien.

b. Subgen. Rhabdotacra Wagner.

- apricus* Mousson (*carthusianum*
Drap., *sabaudianus* Bgt., *fim-*
briatus Pfr.?) . . . Südostalpen.
- berilloni* Fagot . . . Pyrenäen.
- var. *kobelti* Wagn. . . Bilbao.
- hidalgoi* Crosse . . . Nordspanien.
- var. *hispanica* St. Simon . Asturien.
- *iratyense* Fol. et Ber. Pyrenäen.
- ? *hueti* Kob. . . Constantinopel.
- insubricus* Pini (*canestrinii* Ad.) Bergamasker Alpen.
- martorelli* Serv. (*labrosus* West.) Pyrenäen.
- var. *mabilleanus* St. Simon „
- *noguerae* Fag. . . Noguerathal.
- *rudicosta* Bof. . . „
- *spelaeus* Fagot . . . Pyrenäen.
- nouleti* Drap. . . Arriège, Aude, Hte. Garonné.

- var. *arriense* St. Simon (mar-
quetianus St. Simon) . Arrière.
obscurus Drap. (*crassilabrum*
 Dup.) Pyrenäen.
fagoti Bgt. Arrière.
 var. *jetschini* Wagn. . . Garde, Htes. Pyrenées.
 — *partioti* St. Simon. (*lapur-*
dense Fag., *crosseana*
 St. Simon) Lourdes.
striolatus Porro. Riviera.
 var. *apistus* Westerl. „
 — *defilippii* Pini „
 — *isselianus* Porro „
 — *arturi* Lessona . . . Ronco Scriveria.
 — *lunense* de Stef. . . Spezzia.
 — *veranyi* Bgt. Ronco Scriveria.

c. Subgen. *Stereopoma* Wagner.

- alleryanus* Paul. (*monterosati*
 Bgt.) Calatafimi.
letourneuxi Bourgl. Guelma, Algerien.
 var. *henoni* Bourgl. Col des Oliviers, Algerien.
perseianus Kob. (*beloiri* Let.,
doumeti Let., *latasteanus*
 Let., *tunetanus* Let., *punicus*
 Let., *ziguense* Kob.) . . Nordtunis.
sardous Maltz. Sardinien.
 var. *apostata* Westerl. „
turriculatus Phil. (*blancianus*
 West., *boettgeri* West., *fischeri-*
anus Paul., *paladilhianus* St.
 Simon) Sizilien.
 var. *caficii* Ben. Mte. Gallo bei Palermo.
 — *eirtica* West. Mte. Pellegrino.
 — *pirajnoi* Ben. Favignana.

d. Subgen. *Auritus* Westw.

- adamii* Paul. Calabrien.
 var. *rudis* Paul. „
atlanticus Bourg. Kabylien.
 var. *maresi* Bourg. „
 — *pechaudi* Bourg. „
dalmatinus Pfr. (*turritus* Wald.) Dalmatien.
elongatus Paul., (*uziellii* de Stef.) Apuaner Alpen.
 var. *cassiniacus* St. Simon. Mte. Cassino.
 var. *elegantissimus* Paul. . Monte Forato.
euboicus West. Euböa.
 ? var. *banatica* Fagot . . ? Banat.
eupleurus West. (*affinis* Ben). Madonien.
gracilis L. Pfr. (*rugosus* Cless.) Dalmatien.
 var. *bosnicus* Serv. Bosnien.
 — *croatica* Pfr. Croatien.
 — *liburnicus* Hire Istrien.
 — *martensiana* Mlldff. . . Bosnien.
 — *möllendorffi* Serv. „
 — *reitteri* Bttg. Croatien.
 — *sturanyi* Wagn. Priboj.
 — *stussineri* Wagn. Krain.
gualfinensis de Stef. Mittelitalien.
 var. *agriotes* West. Umbrien.
 — *crosseana* Paul. Lucca.
klecaki Braun Lesina.
nanus West. Welebit, Südkrain.
 var. *dubia* Wagn. „
 — *stossichi* Hire. Buccari, Kroatien.
patulus Drap. Südfrankreich.
 var. *alloglyptus* West. . . . Pyrenées-orientales.
 — *attivanica* Fagot . . . Iles de Frioul bei Marseille.
 — *bourguignati* St. Simon Pyrenées-orientales.
 — *galloprovincialis* Loc. . . Seealpen.

- var. macei Bourg. . . . Grasse.
 — nevilli Bourg. . . . Mentone.
 — pinianus Bourg. . . . „
 — planata Wagn. . . . Serrone, Schweiz.
 — simonianus Bourg. . . Saint-Auban, Seealpen.
 — subprotractus Palad. . Lamalou, Herault.
 philippianus Gredl. . . . Venetianer Alpen.
 var. decipiens de Betta . . . „
 — protractus St. Simon . . . „
 porroi Strob. . . . „ Südtirol.
 var. gredleri West. . . . Val Ampola.
 — reconditus Pini . . . Val Sassina.
 — stabilei Pini . . . „
 — valsabinus Pini . . . Val Sabbia.
 sospes West. . . . Lago del Matese.
 subalpinus Pini . . . Val de Pesio, Seealpen.
 tergestinus West. . . . Triest.
 var. macrocheilus West. . Mte. Maggiore, Istrien.
 villae de Betta (segnis West.) Venetianer Alpen.
 waldemari Wagn. . . . Krain, Kroatien.

e. Subgen. Pleuropoma Wagner.

- corcyrensis West. . . . Korfu.
 dionysi Paul. . . . Syrakus.
 var. agathocles Ben. . . . „
 hellenicus Bourg. . . . Ostgriechenland.
 var. achaica Bttg. . . . Santameri.
 — athenarum Bourg. . . Athen: Böotien.
 — coerulea Wagn. . . . Taygetos.
 — excisus Mouss. . . . Epirus.
 — grisea Mouss. (densestriata
 Hesse, moussoni Bttg.) Kephalaria, Korfu, Sta.
 Maura, Epirus.
 — oribates West. . . . Parnass.

westerlundi Paul. Calabrien.
 var. yapygius Blanc. . . . Otranto.

f. Subgen. Titanopoma Wagner.

auritus Rossm. (callistoma Let.,
 tschernagoricus Let.) . . . Süd-Dalmatien.
 var. chelys West. . . . Cattaro.
 — lamellaris West. . . . „
 — meridionalis Bttg. (regu-
 laris Let.) „
 — montenegrina Wagn. . Montenegro.
 — panleius Let. Canali.

g. Subgen. Macaropoma n.

barthelemyanus St. Simon . Canaren.

Sedis incertae.

cretensis Maltz. Sphakia, Creta.
 cyrniacus Mab. Corsika.
 enhalius „ „

11. Familie Realiidae.

1. Genus **Realia** Gray.

carinella Pfr. Neuseeland.
 egea Gray „
 hochstetteri Pfr. „
 turriculata „ „

2. Genus **Omphalotropis** Pfr.

a. Subgen. Eurytropis Kob. et Mildff.

acutilirata Pfr. Neue Hebriden.
 albocarinata Mouss. Insel Norfolk.
 albolabris Mildff. Mauritius.
 andersoni Blfd. Andamanen.
 annatonensis Pfr. Neue Hebriden.
 aurantiaca Desh Mauritius.

<i>bilirata</i> Mouss.	Upolu.
var. <i>elongata</i> Mouss.	Savai.
<i>borbonica</i> H. Ad. (teste Nevill =rangi Pot. et Mich.) : . . .	Bourbon.
<i>brevis</i> G. Aust.	Camorta, Nikobaren.
<i>bulimoides</i> Hombr. et Jacq.	Ruk, Yap, Karolinen, (? Salomonen, ? Bismarck-Archipel).
<i>caldwelliana</i> Nev.	Mauritius (subfossil).
<i>catenata</i> Mlldff.	Korrör, Palaus, Marschallinseln.
<i>ceramensis</i> Pfr. (<i>bicarinata</i> Mts.)	Seram, Buru, Ambon, Haruku, Halmahera.
<i>cheynei</i> Döhrn et Semp.	Palaus.
<i>clavulus</i> Mor.	Mauritius.
<i>coronata</i> Mlldff.	Yap, Karolinen.
<i>costellata</i> H. Ad. (an = multi- <i>lirata</i> Pfr. ?)	Mauritius.
<i>costulata</i> Mouss.	Viti.
<i>disterrina</i> Bens.	Andamanen.
<i>dupontiana</i> Nev.	Mauritius (subfossil).
<i>elegans</i> Quadr. et Mlldff.	Mariannen.
<i>elongatula</i> „ „ „	„
var. <i>chrysostoma</i> „	„
„ <i>brunnescens</i> „	„
<i>erosa</i> Quoy et Gaim.	„
<i>expansilabris</i> Pfr.	Bourbon, Mauritius.
<i>exquisita</i> Pfr.	Lord Howes Insel.
<i>fragilis</i> Pse.	Ebon, Marschallinseln.
<i>globosa</i> Bens.	Mauritius.
<i>granum</i> Pfr.	Fichteninsel, Neu Caledonien.
<i>guamensis</i> Pfr.	Mariannen.
<i>hameliana</i> Crosse	Rodriguez, Maskarenen.
<i>harpula</i> Bens. (an = <i>plicosa</i> Pfr. var. ? teste Nevill).	Mauritius.
<i>hieroglyphicula</i> Fér.	„

Nev. species distincta, syn.

- borbonica H. Ad.) . . . Maurilius.
 rosea Gld. Viti.
 rubens Q. et Gaim. . . . Maskarenen.
 (var. moreleti Desh. teste
 Nevill). „
 rudis Mrts. Seram.
 striatipila Semp. Palaus.
 subsoluta Mouss. Viti.
 taeniata Crosse Rodriguez.
 varians Mlldff. Vate, Neue Hebriden.
 variegata Morel. (? picturata
 H. Ad.) Mauritius.
 vestita Pfr. Neuseeland.
 vitiensis Liard. Taviuni, Viti.
 zebriolata Mouss. (perforata
 Mouss. teste Garr.) . . . Viti.

b) Subgen. *Stenotropis* Kob. et Mlldff.

- bicarinata Baird Tongatabu; Savage Insel.
 bifilaris Mouss. Viti.
 var. angusta Mouss . . . „
 „ gracilior „ . . . „
 „ teretiformis „ . . . „
 circumlineata „ . . . „
 conoidea „ . . . Upolu, Uvea.
 ducalis Bttg. Insel Duke of York.
 geometrica Mouss. Moorea.
 f. angulosa „ . . . „
 ingens „ Oneata, Viti.
 laevis Pse. Ualan u. Ponape, Karolinen.
 longula Mouss. Viti.
 maritima Montr. Neucaledonien.
 moussoni Pse. (ovata Mouss.
 non Pse.) Viti.

oceanica Hombr. et Jacq.	. Vavao.
parva Mouss. (laevis Baird, non Pse., teste Pfr.)	. . . Viti, Samoa, Ellice Insel.
scitula Gld. Tahiti, Eimeo, Manua.
submaritima Quadr. et Mlldff.	Mariannen.
suturalis	„ „ „
tenuiuscula Mouss.
tumidula Mlldff. Ponape, Karolinen.
vallata Gld. (vavaoensis Baird teste Pfr.) Tongatabu, Vavao, Hapai.
variabilis Pse. Hervey und Tonga Inseln.

c. Subgen. Atropis Pse.

abbreviata Pse. Tahiti.
affinis Pse. Hervey Inseln.
albescens Pfr. Opāra.
boraborensis Dohrn Boraborā, Raiatea.
elongata Pse. Raiatea.
oblonga Pfr. Marquesas.
producta Pse. Tahaa.
var. raiateensis Mouss. Raiatea.
rubella Pfr. Huaheine.
scherzeri Zel. Tahiti.
solidula Pfr. Lord Howe's Insel.
terebralis Gld. Tahiti, Eimeo.
ventricosa Jacq. Marquesas.
viridescens Pse. Huaheine.

d. Subgen. Scalinnella Pse.

costata Pse. Tahaa.
gracilis Quadr. et Mlldff. Mariannen.
pilosa Quadr. et	„ „
var. pilosella	„ „
scalariformis Pse. Hervey Inseln.

tahitensis Pse. Gesellschafts Inseln.
var. maupitiensis Garr. Maupiti.

e. Subgen. Paratropis Bttg.

crassilabris Mlldff. Kamarines, Luzon.
ornata Bttg. Haruku, Molukken.
trochomorpha Mlldff. Südostluzon, Katanduanes,
Samar, Cebu, Mindanao.
var. dimidiata Mlldff. Leyte, Siargao.
var. mimula Siquijor, Bohol.

f. Subgen. Sychnotropis Mlldff.

denselirata Quadr. et Mlldff. Kulion, Philippinen.
semperi Mlldff. Nordluzon.

g. Subgen. Chalicopoma Mlldff.

laevigata Quadr. et Mlldff. Mariannen.
semicostulata Quadr. et Mlldff. „

3. Gen. Acmeella Blfd.

a. Subgen. Acmeella s. str.

decolor Bttg. Banda Gruppe.
gradata Mlldff. Kamarines, Luzon.
hungerfordiana Nev. Guimaras, Negros, Cebu,
Siquijor, Bohol
var. ventrosula Mlldff. Leyte, Limansaua, Tablas.
hyalina Theob. & Stol. Moulmein, Barma.
mellilla G. Aust. Süd-Andamanen.
?milium Bens. Khasia Berge.
moreletiana Nev. Nikobaren.
polita Mlldff. Mittelluzon.
pusilla Quadr. et Mlldff. Nordluzon.
roepstorfiana Nev. Nikobaren.
tersa Bens. Khasia Berge.

b. Subgen. **Solenomphala** Heude.

brazieri Hedl.	Neu Guinea.
caledonica Crosse	Neu Caledonien.
collumellaris Quadr. et Mlldff.	Luzon.
conica „	Mariannen.
conjungens Mlldff.	Leyte.
coturnix Crosse	Neu Caledonien.
crosseana Gass.	„ „
diaphana „	„ „
filocincta Quadr. et Mlldff. .	Nordluzon.
insularis Crosse	Gambier Inseln.
isseliana Tapp. Can.	Aru „
ovata Pse.	Mangier Insel.
papuensis Sm.	Neu Guinea.
paryula Morel.	Komoren.
rubra Gass.	Neu Caledonien.
stricta Gld. (scalaris Heude) .	Liukiu Inseln, China, Hainan.
turrita Gass.	Neucaledonien.
vescoi Dohrn	Tahiti.

4. Gen. **Cyclomorpha** Pse.

flava Brod.	Anaa, Gambier Inseln.
margarita Pfr.	Rapa, „
vulpina Pfr.	Fox Inseln

5. Gen. **Mascaria** Angas.

?arborea Cr. et Fisch.	Madagaskar.
crocea Sow.	Mauritius.
litterata Morel.	Madagaskar.

6. Gen. **Heteropoma** Mlldff.

aries Mlldff.	Cebu, Philippinen.
concovspirum Mlldff.	Südostluzon.
cornu „	Siquijor.

euspirum	„	Südostluzon.
fulvum	Quadr. et „	Mariannen.
glabratum	„ „	„
meridionale	„	Cebu.
microconus	Quadr. et Mlldff.	Nordluzon.
philippinense	„ .	Mittelluzon.
pyramidatum	„ .	Mindanao, Leyte, Katanduanes
pyramis	Quadr. et „ .	Mariannen.
quadrası	„ .	„
tuberculatum	Quadr. et Mlldff.	„
turritum	„ .	„

7. Gen. **Adelomorpha** Tapp. Can.

acanthoderma	Tapp. Can.	Neu Guinea.
bicarinata	Mts.	Ambon, Seram.
brazieri	Cox.	Upolu.
carinulata	Mts.	Buru, Mollukken,
horrida	Hedley	Brit. Neu Guinea.
laeta	Mlldff.	Deutsch „
levis	Pfr.	Salomonen.
liratula	Mts.	Molukken.
macgregoriae	Hedley (Otopoma)	Neu Guinea.
novae hiberniae	Q. et Gaim.	Bismark-Archipel.
pumila	Tapp. Can.	Arfakberge, Neu Guinea.
pygmaea	Sow.	Bismarck-Archipel.
rugatella	Tapp. Can.	Aru Inseln.
tristis	„ „	Brit. Neu Guinea.
tunicata	„ „	Arfakberge, Neu Guinea.

8. Gen. **Gonatorhappe** Mlldff.

daucina	Pfr.	Salomonen.
incisa	Hombr. et Jacq. . . .	Ruk, Karolinen.
macgillivrayi	Pfr. (charmion	
Hutt.)	Neue Hebriden.

- liberata Mouss. Viti.
recluziana Pfr. Neue Hebriden.
stricta Mouss. Viti Levu.

9. Gen. **Quadrasiella** Mlldff.

- ammonitella Mlldff. Ponape, Karolinen.
clathrata Q. et Mlldff. Mariannen.
mucronata „ „ „

10. Gen. **Diadema** Pse.

- biangulatum Pse. Bitutaki, Hervey Inseln.
carolinarum Mlldff. , Ponape, Karolinen.
var. pyramis Mlldff. „ „
var. turrita „ „ „
ciliatum Mouss. Oneata.
parvum Pse. Atiu, Rarotonga, ? Raiatea.
solutum Mlldff. Ponape, Karolinen

11. Gen. **Electrina** Gray.

- succinea Sow. Opara.

12. Gen. **Bourciera** Pfr.

- fraseri Pfr. Ecuador.
helicinaeformis Pfr. „

b. Schistopelmata.

12. Familie Cyclotomatidae.

a. Subfamilie Cyclotopsinae.

1. Genus **Cyclotopsis** Blfd.

- conoidea Pfr. (spurea Sow.) . Seychellen, Mauritius.
montana Pfr. Südindien.
ornata G. Aust. Sokotora.
radiolata Mts. „
emistriata Sow. (fasciata (Hutt.) Vorderindien.

spurca Grat. (nec Sow.) . . . Bombay, Malabar.
subdiscoidea Sow. (rusticum
Pfr., pfeifferi Gray, aratum
Bens.) Orissa, Indien.
trailli Pfr. Madras.

? dubia Morelet Mayotte.
? filicum „ Anjouan.
? granum „ Mayotte.
? horrida „ Anjouan.

b. Subfamilie Cyclostomatinae.

2. Genus Lithidion Gray.

bentii Edg. A. Smith Sokotora
depressum Sow. ?
desciscens Pfr. Sokotora?
lithidion Sow. (sulcatum Gray.) Yemen.
marmorosum G. Austen Sokotora.
niveum Petit Yemen? (Madagaskar)?
souleyetianum Petit (para-
doxum Pfr.) Abd-el-Goury.

3. Genus Otopoma Gray.

balfouri G. Austen Sokotora.
bentianum Melv. Hadramaut.
clathratulum Recluz Sokotora, Yemen?
var. socotranum G. Aust. „
clausum Sow. Yemen.
complanatum G. Aust. Sokotora.
consimile Melv. et Psby. Hadramaut.
dhofarense Melv. et Psby „
guillaini Petit Makdischu (Mogadoxo), So-
maliland.
hadramanticum Melv. et Psby. Hadramaut.

- hinduorum Blfd. Kattiawar, Vorderindien.
 naticoides Recl. Sokotora.
 var. austeni Bgt. „
 obtusum Pfr. Sansibar?, Cap Guardafui.
 philippianum Pfr. ?
 turbinatum G. Aust. Sokotora.

3. Genus **Tropidophora** Tröschel.

a. Subgen. **Eutropidophora** n.

- abeillei Grat. Madagaskar.
 alternans Pfr. „
 articulata Gray (filosum Sow.,
 terverianum Grat.) Rodriguez.
 aspera Pot. et Mich. (harvey-
 anum Sow.) Madagaskar, Diego Suarez.
 balfouri G. Austen Sokotora.
 balteata Sow. Madagaskar.
 barclayana Pfr. Mauritius.
 belairi Petit Madagaskar.
 betsiloënsis Edg. A. Smith „
 bicarinata Sow. „
 bipartitum Morelet Rodriguez.
 boivini Petit Nossibé.
 brevimargo Mouss. Madagaskar.
 calcarea Sow. (sulcatum Lam.
 nec Drap.) Mossambique (subfossil),
 Deutsch-Ostafrika.
 caldwelliana Nev. Mauritius (subfossil)
 var. sublaevis Nev. „
 var. sexcarinata Nev. „
 campanulata Pfr. Madagaskar.
 carinata Born (tricarinata Sow.
 nec Müll.)¹ Mauritius.
 var. unicolor Pfr. „

carinifera Sow. (spectabile Pet.)	Madagaskar.
chromium Morelet	„
congener Edg. A. Smith	„
consanguinea Sow.	„
creplini Dkr.	Sansibar.
cuvieriana Petit	Nossi-Mitziu an Nordmada- gaskar.
de Burghiae Rve.	Madagaskar.
deliciosa Fér.	„ Diego Suarez.
deshayesiana Petit	„ „
dissotropis Morelet	Madagaskar.
duponti (Robillard) Crosse .	Mauritius.
erronea Nev. (unicolor Pfr. ex parte, nec unicolor Pfr. 1851).	Madagaskar.
var. subunicolor Nev.	„
var. subocclusa „	„
var. subligata „	„
euchilus Pfr.	„
eustola Cr. et Fisch.	„
filostriata Sow.	„
formosa Sow.	„
freyi Bttg.	Nossibé.
kieneri Pfr.	Madagaskar.
letourneuxi (Ancy) Bgt. (zan- guebaricum Pfr., non Petit, cambieri Bgt.)	Deutsch- und Britishch- Ost- afrika (nicht Sansibar).
var. leroyi Bgt.	Deutsch-Ostafrika.
var. stuhlmanni Mart.	„ „
lienardi Morelet	Mauritius.
lirata Pfr.	?
macareae Petit	Madagaskar.

madagascariensis Gray (duis-	
bonis Grat.)	Madagaskar.
mauritiana H. Ad.	Mauritius.
michaudi Grat. (carinatum Sow.	
nec Born)	Abd-el-Goury.
monileata Morelet	Mayotte.
multifasciata Grat.	Madagaskar.
nigrotaeniata Bttg.	Nossi-Cumba.
obsoleta Lam.	Madagaskar.
occlusa Moersch	"
orbella Lam., (lamarckii Petit,	
variabile Fér.)	?
paulucciae Cr. et Fisch.	Madagaskar.
perspectiva Sow.	"
principalis Pfr.	"
pulchella Sow.	"
pulchra Gray (ortix Val., arthurii	
Grat., seychellarum Pfr.)	Seychellen.
rugosa Lam. (cinctum Sow.)	?
scalata Mouss.	Madagaskar.
semilirata Morelet	Mayotte.
socotrana G. Austen	Sokotora.
sowerbyi Pfr. (megacheilus Sow.)	Comoren.
stumpffii Bttg.	Nossibé
tricarinata Müll.	Mauritius (subfossil, Nevill).
trissotropis Morelet	"
virgo Pfr.	Nossibé
unicarinata Lam. (fulvifrons	
Sow.)	Madagaskar.
unifasciata Sow.	"
verticillata Morelet	Mauritius.
virgo Pfr.	Madagaskar, Diego Suarez.
vittata Sow.	"
zonulata Fér.	?

(Fortsetzung folgt.)

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozologischen Gesellschaft.

Dreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Aeltere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozologie.

Neue Helix-Arten aus Montenegro.

Von

Dr. W. Kobelt.

1. *Campylaea (Dinarica) moratschensis* n.

T. aperte et pervie umbilicata, depressa, convexo-orbicularis, solidula, haud nitida, ruditer costellato striata, lineolis spiralibus impressis hic illic sculpta, sculptura spirali sub vitro quoque haud conspicua, lutescenti-albida, fascia lata supramediana nigro-castanea duabusque zonis dilutis castaneo-fuscis supra et infra ornata. in speciminibus vivis epidermide tenui fuscescente induta. Spira convexo-conica. sutura distincta, lineari. Anfractus 5 convexi, celeter sed regulariter crescentes, ultimus haud dilatatus,

fere teres, antice deflexus. Apertura diagonalis, lunato-subcircularis, fasciis translucens; peristoma simplex, obtusulum, tenuiter labiatum, marginibus conniventibus, minime junctis, margine supero strictiusculo, externo et basali expansis, breviter reflexis, columellari ad insertionem vix dilatato, patulo.

Diam. maj. 27, min. 24, alt. 14,5 mm., diam. apert. obl. 13:11 mm.

Hab. Moraca, Montenegro.

Die kleinste mir noch vorgekommene Form der Pouzolzi-Gruppe, durch den stielrunden, nicht verbreiterten letzten Umgang von montenegrina anscheinend gut geschieden. Man könnte viel eher an eine Verwandtschaft mit den Campyläen vom Parnass denken. Es liegen mir vier gleiche Exemplare vor, aber auch die Zwischenformen bis zur typischen montenegrina, als deren Untervarietät wir sie somit zu betrachten haben. Ich hoffe die Gruppe Dinarica in einem der nächsten Iconographiehefte eingehend behandeln zu können. Die Fundortsangabe Moraca, soll wohl das Moratscha-Thal, das Gebiet des östlichen Quellflusses des Drin, bedeuten.

2. *Euomphalia* (?) *foerickei* n.

Testa aperte umbilicata, umbilico intus mox coarctato, depresso convexa, solida, nitidula, ruditer et irregulariter costellato-striata, sub vitro malleolata et hic illic lineis brevibus impressis spiralibus signata, albida, sed plerumque fascia lata supera et altera latiore basin totam occupante, fasciam penphericam et indistinctam subsuturalem tantum relinquentibus ornata. Spira convexo-conica. Anfr. 6 convexi, primi lentissime, sequentes celerius accrescentes, ultimus subteres, ad suturam levissime planatus, antice vix brevissime deflexus. Apertura obliqua, ovato-rotundata, sat

lunata, intus fuscescenti-vinosa; peristoma tenue, acutum, intus subremote albolabiatum, marginibus vix conniventibus, basali et collumellari reflexiusculis. --

Diam. maj. 15, min. 13, alt. 9 mm.

— — 17, — 14, — 10 mm.

Hab. Moraca, Montenegro.

Steht den Abruzzenformen des Formenkreises der *Helix orsinii* nahe und ist eigentlich nur durch die stärker ausgeprägte Lippe von denselben verschieden. Andererseits erinnert sie aber auch wieder an manche kaukasische *Fruticocampyläen*, doch ist diese Ähnlichkeit weniger in die Augen fallend. Das Vorkommen dieser Gruppe im montenegrinischen Bergland gewinnt ein besonderes Interesse durch das Auftreten zweier *Pomatia* in derselben Gegend, welche zweifellos ihre nächsten Verwandten auch in mittelitalienischen Formen der *Helix ligata* haben.

3. *Pomatia dormitoris* n.

Testa exumbilicata, globosa vel globoso-conoidea, solida, sat ruditer striata, sculptura spirali nulla, griseo-vel lutescenti-albida, epidermide tenui lutescenti induta, fasciis 5 sat latis subinterruptis fuscis, secunda et tertia confluentibus cincta. Spira convexo-conoidea apice convexo, laevi, mediocri; sutura impressa. Anfractus $4\frac{1}{2}$ convexi, celeriter sed regulariter crescentes, ultimus magnus, rotundatus, antice arcuatim descendens, circa insertionem columellae impressus. Apertura obliqua, lunato-circularis, intus leviter fusco suffusa fasciis translucentibus, albolimbata; peristoma rectum, obtusum, album, marginibus levissime conniventibus callo tenuissimo translucido junctis, externo medio producto, collumellari arcuatim ascendente, albo, fornicatim reflexo, appresso, umbilicum omnino claudente. —

Alt. 34, diam. maj. 34, min. 31 mm.

Hab. ad montem „Dormitor“ Montenegro.

Im Habitus etwas an die Gruppe der obtusalis er- aber doch näher mit den mittelitalienischen Formen der ligata verwandt, aber von *Helix secernenda* in jeder Beziehung gut verschieden.

4. *Pomatia kolaschinensis* n.

Testa subobtecte vel obtecte perforata, globoso-conica vel subconica, solidula, parum nitens, ruditer striata, striis ad suturas costiformibus, sub epidermide tenuissima fusciscente griseo-albida, fasciis 5 angustis parum distinctis cincta. Spira convexo-conica apice acutulo, laevi. Anfractus 5 convexi, celeriter ac regulariter crescentes, sutura impressa discreti, ultimus antice longe descendens sed vix deflexus. Apertura modice obliqua, subcircularis, medio-criter lunata, intus pallide vinosa fasciis translucens; peristoma rectum, tenuiter albidolabiatum, marginibus supero et columellari subparallelis vix conniventibus. Callo ere inconspicuo translucido junctis, externo medio leviter producto, collumellari oblique ascendente, albido-rosaceo, supra dilatato, fornicatim reflexo. Umbilicum obtegente sed plerumque rimam relincente. —

Alt. 34, diam. maj. 35, min. 29 mm.

Hab. Kolaschin, Montenegro; (in dem Quellgebiet der zur Drina fliessenden Tura, also im Donaugebiet).

Eine sehr merkwürdige Form, die Beziehungen zu *lutescens*, *pomatia* und *ligata* hat, aber den schmalbänderigen mittelitalienischen Formen der letzteren (Icon. Fig. 1043) doch wohl am nächsten steht.

5. *Pomatia vladika* n.

Testa magna, exumbilicata, inflato-globosa, solidula parum nitida, ruditer costellato-striata, costellis infra suturam majoribus, sculptura spirali infra suturam tantum conspicua, lutescens-fusca, fasciis fuscis quinque parum

distinctis, secunda et tertia confluentibus. Spira conica, apice sat magno, obtusiusculo, laevi; sutura impressa, subcrenulata. Anfractus $5\frac{1}{2}$ celeriter sed regulariter crescentes, superi convexiusculi, inferi convexiores, ultimus magnus, rotundatus, antice leniter descendens. Apertura diagonalis, lunato-circularis, intus albido-fuscescens fasciis obscure translucens; peristoma obtusulum, expansum, extus et ad basin brevissime reflexum, late hepatico limbatum, marginibus conniventibus, columellari arcuatim ascendente, hepatico, supra dilatato, appresso, ad insertionem sulco superficiali cincto. —

Alt. 50, diam. maj. 50, min. 44 mm.

Hab. Moraca, Montenegro.

Eine höchst merkwürdige Art, welche Hel. pomatia und lucorum verbindet. Ich bringe sie wie die anderen beschriebenen Arten im Schlussheft des achten Bandes der neuen Folge der Iconographie zur Abbildung.

Eine neue Jacosta.

Von

H. Rolle.

Jacosta andrewi n.

Testa late et infundibuliforme umbilicata, depresso lenticularis, solida, haud nitens, tricarinata, undique ruditer et confertim costellato-striata. Spira depressa, apice vix prominulo. Anfractus 5— $5\frac{1}{2}$, embryonales laeves, convexiusculi, sequentes distincte carinati, ad carinam compressi, infra suturam tumidi, penultimus et ultimus torulo distincto prominente subsuturali muniti, ultimus ad peripheriam carina utrimque compressa distinctissima et circa umbilicum carina altera vix minus distincta, extus sulco definita munitus, interstitio plano; sutura distincta, subirregularis.

Apertura irregulariter rhomboideo-piriformis, ad peripheriam valde sinuata, intus canaliculata; peristoma tenue, intus tenuiter sed distincte labiatum, margine collumellari angulum distinctum cum basali formante, dein dilatato

Diam. maj. 11, min. 9,5, alt. vix 5 mm.

Hab in monte Chrysostomo ins. Cyprus.

Eine neue Zonites.

Von

D-r. W. K o b e l t.

Zonites cilicicus n.

Testa late et fere perspectiviter umbilicata, depresso globoso conoidea, solidula, haud diaphana, nitida, irregulariter ruditerque striata, in anfractibus superis distincte, in ultimo minus distincte granulata, infra peripheriam laevior, lutescenti-brunea, obscure fasciata, circa umbilicum pallidior. Spira convexo-conica, supra late obtusata, apice parvo. Anfractus 6—6½ lente ac regulariter crescentes, embryonales subtilissime granulosi, plani, sequentes convexiusculi, carinadistincta suturam impressam sequente insignes, ultimus vix dilatatus primum subangulatus, demum fere regulariter rotundatus. Apertura obliqua, lunata, fere circularis; peristoma tenue, acutum, intus vix levissime labiatum faucibus coerulescentibus, basali arcuato, ad insertionem vix dilatato.

Diam. maj. 34, min. 27,5, alt. 13, diam. apert. obl. 12,5 : 13,5 mm.

Hab. Giosna prope Mersina Ciliciae; leg. Rolle.

Von mir bei der Bearbeitung von Rolles Ausbeute übersehen. Es ist bis jetzt die am weitesten östlich vorgeschobene Form der Gattung Zonites; sie schliesst sich namentlich durch die abgestumpfte Spira an meinen *Z*

rollei aus Lykien an, weicht aber in Färbung, Skulptur, Grösse und Aufwindung vollständig ab. Das mir vorliegende Exemplar ist ein Unicum unter allen Zonites, die ich noch gesehen habe, dadurch, dass es schon auf den oberen Windungen dunkle Bänder trägt, welche (nach einer Verletzung) auf der Unterseite der letzten Windung in eine ganz ausgesprochene Bänderung übergehen, ganz analog wie man es manchmal bei Linnäen beobachtet. Ich werde das Exemplar in dem neunten Band der neuen Folge der Ikonographie mit einigen anderen kritischen Zonites-Formen zur Abbildung bringen.

Literatur.

Proceedings of the Malacological Society of London,
Vol. III, No. 2.

- p. 80. da-Costa, S. J., Remarks on some species of *Bulimulus* sect. *Drymaeus* and descriptions of new species of Land-Shell from Bolivia, Ecuador, and the U. S. of Colombia. — With pl. 6. — *Neu Drymaeus plicato-liratus* p. 80 t. 6 fig. 1, Bogota; — *Dr. hidalgoi* p. 80 t. 6 fig. 2, Ecuador; — *Dr. smithii* p. 81 t. 6 fig. 8, Bogota; — *Dr. ziczac* p. 81 t. 6 fig. 5, Cauca; — *Dr. malleatus* p. 82 t. 6 fig. 7, La Paz, Bolivia; — *Dr. lucidus* p. 82 t. 6 fig. 4; — *Dr. tigrinus* p. 82 t. 6 fig. 6; — *Spiraxis virescens* p. 82 t. 6 fig. 10; — *Cyclophorus rosenbergi* p. 82 t. 7 fig. 9, Cachabi, Ecuador; — *Strophocheilus (Eurytus) subirroratus* p. 83, mit Holzschnitt; — *Str. (Eur.) dolarius* p. 84 desgl.
- p. 85. Dall, W. H., Note on the Anatomy of *Resania* Gray, and *Zenatia* Gray.
- p. 87. Woodward, Martin F., on the Anatomy of *Mulleria dalyi* Smith.
- p. 93. Moore, J. E. S., Descriptions of the Genera *Bathanalia* and *Bythoceras* from Lake Tanganyika. (*Bath. howesi*, im Thier mit *Typhobia* verwandt, im Gehäuse von den jurassischen *Amberlya* kaum zu unterscheiden; — *Bythoc. iridescens*, anatomisch mit *Tanganyicia* verwandt, beide höchst eigenthümliche Formen aus einer Tiefe von 6—700 Fuss).
- p. 95. Pilsbry, Henry A., Phylogeny of the Genera of *Arionidae*.

Hidalgo, J. G., Obras malacologicas. — In Memor. Real. Acad. Ciencias de Madrid vol. XIV. — Atlas, Entrega 2, 2¹/₂—3.

Enthält weitere 74 Tafeln Philippinischer Landschnecken in sorgfältiger Ausführung. —

Webb, Wilfred Mark, the Nonmarine Molluscs of Essex. — Reprinted from the Essex Naturalist 1897 vol. X p. 27—48 und 65—81. —

Eine sehr sorgfältig gearbeitete Lokalfauna mit zahlreichen Detail-Fundortsangaben. Die Provinz wird in drei Unterabtheilungen zerlegt Südwest-, Central- und Nord-Essex. Im Ganzen werden 110 lebende und 15 fossile Arten aufgeführt, von letzteren sind 6 in England ausgestorben. Die Gesamtzahl der englischen Arten beläuft sich auf 140+7. —

Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia 1897 Part. III.

- p. 357. Pilsbry, Henry A., new Achatinidae and Helicidae from Somaliland. — Neu Achatina chrysoleuca, Limicolaria donaldsoni, vanattai, Helicella (Lejeania) chionobasis. —
- p. 360. — —, New Australian Mollusks. Die Gattung Tatea T. Woods wird besprochen, 3 sp. aufgeführt und abgebildet. Neu Adeorbis sigaretinus p. 363 t. 9 fig. 4—6, Rockhampton; — Corbula coxi p. 363 t. 9 fig. 1—3.
- p. 365. Pilsbry, H. A., and E. G. Vanatta, Descriptions of two new species of Cerion (fordii nebst var. submarmoratum, fig. 1—4; und pillsburyi fig. 5, beide von den Bahamas).
- p. 465. Pilsbry, H. A., and Benj. Sharp, Scaphopoda of the San Domingo Tertiary. Neu Dentalium cossmannianum p. 467 t. 10 fig. 11 t. 11 fig. 10, 11; — D. callioglyptum p. 468 t. 10 fig. 10, 12 t. 11 fig. 21; — D. tryoni p. 468 t. 10 fig. 5—9 t. 11 fig. 22; — D. gabbi p. 470 t. 10 fig. 6, 7, 13, t. 11. fig. 1—2; — D. pyrum p. 472 t. 11 fig. 6—7; — D. praecursor p. 472 t. 11 fig. 12—14; — Cadulus phenax p. 472 t. 11 fig. 23—24; — C. elegantissimus p. 473 t. 11 fig. 28—30; — C. depressicollis p. 473 t. 11 fig. 25—27; — C. colobus p. 474 t. 11 fig. 17—20. —
- p. 477. Pilsbry, H. A., new Brazilian Streptaxidae. Neu Str. helios p. 477, — Str. tumulus p. 478; — Str. capillosus p. 478, Bahia; — Str. decussatus p. 479.
- p. 480. — —, Additional Note on the Gastropod Genus Tatea. —

p. 503. — —, Descriptions of two new Forms of *Perideris* (*kobelti* n. = *saulecydi* Kob. nec Joann., und *saulecydi* var. *normalis*).

Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia. 1898 Part. I. —

p. 57. Dall, W. H., Synopsis of the recent and tertiary Psammobiidae of North America (schon besprochen).

p. 67. Pilsbry, H. A. and E. G. Vanatta, Anatomical Notes on certain West American Helices. — *Glyptostoma* steht völlig isolirt. Von *Epiphragmophora* werden erörtert *veitchii*, *pandorae*, *areolata*, *stearnsiana* und *guadalupiana*.

Simroth, Dr. H., über die Gattung Limax in Russland.
Aus Ann. Mus. Zoolog. St. Petersburg 1898.

Es werden 20 Arten aufgeführt; davon neu: *Limax turkestanus* aus Turkestan; — (*Heynemannia*) *daghestana* aus Daghestan; — *H. ananowi* vom centralen Kaukasus; — *H. caucasica* vom Kasbek; — *H. amalioides* von Gudauo an der grusinischen Militärstrasse; — *Limax colchicus* von Ordubad am Araxes. — *L. simplex* vom See Tabizschuri; — *L. valentini* vom Chula-Pass in Adscharien; — *L. baeri* unsicheren Fundortes; — (*Lehmannia*) *retowskii* von Sephanos bei Trapezunt.

Journal de Conchyliologie. Vol. 46. 1898 No. 1.

p. 5. Crosse, H., Note sur quelques Mollusques terrestres des Iles Philippines encore peu repandus dans les Collections. — Beschäftigt sich mit den *Chloraea* der *regina*-Gruppe und *Anixa garibaldiana*; *Chl. lauræ* Gude, *coerulea* Mildff. und *garibaldiana* var. *calva* sind abgebildet.

p. 15. Bavay, A., Coquilles nouvelles provenant des récoltes de M. L. Levay dans le Haut-Mekong pendant la campagne du Massie (1893-95). Neu *Amphidromus laosianns* p. 15 t. 2 fig. 1; — *Paludina simonis* p. 17 t. 2 fig. 3; — *Pal. lagrandieri* p. 18 t. 2 fig. 4.

p. 20. Crosse, H., Additions à la Faune malacologique terrestre et fluviatile de la Nouvelle-Calédonie et ses dependances. (Drei von Hartmann beschriebene Helicina).

p. 22. Mayer-Eymar, C., Descriptions de Coquilles fossiles des terrains tertiaires inferieurs (Suite). — Beschrieben und abgebildet werden *Ostrea schweinfurthi*, *sickenbergeri*, *Crassatella junkeri*, *puellula*, *Diplodonta Adamsi*, *Corbis kahirensis*, *Isocardia avellana*, *Tellina zittelli*, *Scalaria impar*, *Chenopus artini*, *lorioli*, *Pseudoliva cometi*. —

Martini-Chemnitz, systematisches Conchylien-Cabinet.

Lfg. 436. Aplysiacea, von S. Clessin.

437. Auriculacea, von Kobelt.

Drouët, Henri, Unionides du Bassin de la Seine. Avec une planche double. Extrait des Memoires Academie Dijon, Ser. 4, tome 7. — 86 p. gr. 8^o.

Neu *Unio ruginosus* p. 49 fig. 8; — *U. valens* p. 50 fig. 5; — *U. lepidulus* p. 60 fig. 7; — *Pseudanodonta albica* p. 85 fig. 2. — Weiterhin sind noch abgebildet *Unio occidaneus* fig. 1; — *Pseudanodonta servaini* fig. 3; — *Anodonta journei* fig. 4; *Unio plebeius* fig. 6. — Von besonderem Interesse ist das Vorkommen von *Unio sinuatus* vom Einfluss der Aube ab.

Möllendorff, Dr. O. F. von, Ergänzungen und Berichtigungen zum dritten Bande: die Landmollusken. — In Reisen im Archipel der Philippinen von D. C. Semper, Bd. VIII. — Wiesbaden, Kreidel, 1898. Mit 4 Tafeln.

Wir begrüßen mit Freuden, die Fortsetzung des wichtigen Semper'schen Werkes über die Landmollusken der Philippinen aus der Feder des vor allen dazu berufenen Verfassers. Das vorliegende Heft behandelt zunächst die Agnathen und hier tritt der Einfluss des langjährigen Wirkens des Verfassers auf den Philippinen am schärfsten hervor. Während es noch nach Semper's Reisen für ausgemacht galt, dass der Archipel der Philippinen zwar ungemein reich an grossen, aber arm an kleinen Arten sei, hat Möllendorff unterstützt durch den von ihm dazu angeleiteten Quadras und einige tagalische Sammler einen ganz ungeahnten Reichthum kleiner Arten nachgewiesen. Von der Gattung *Ennea*, die früher nur durch eine Art vertreten wurde, sind jetzt nicht weniger als 36 Arten bekannt, bis auf die zweifellos eingeschleppte *Huttonella bicolor* sämmtlich der Untergattung *Diaphorella* angehörend, welche ausserdem noch einen Vertreter in Südost-Borneo und zwei in Hinterindien (Moulmein und Tenasserim) hat; ihr Verbreitungszentrum liegt im Archipel der Kalamianes zwischen Paragua und Mindoro. Sämmtliche Arten sind abgebildet. Zum erstenmal beschrieben wird *Ennea kobelti* p. 29 t. 3 fig. 4, von den Kalamianes. — Weiterhin enthält die Lieferung noch *Vitrinoidea* mit 1, *Vitrinopsis* mit 7 und *Vitrinoconus* mit 12 Arten, von denen 8 auf Luzon entfallen; auch sie sind alle abgebildet.

Kobelt, Dr. W., Rossmüsslers Iconographie, Neue Folge, achter Band, Lfg. 3—4. Wiesbaden, Kreidel, 1898.

Neu oder zum erstenmal abgebildet sind *Anodonta bactriana* Rolle fig. 1418 19; — *Tachea lenkoranea* var. *caspia* fig. 1421; — *Macularia flattersiana* Ancey fig. 1422; — *Mac. kebiriana* Pall. fig. 1423; — *Xerophila buslimiana* Pollon. fig. 1429, Tripolis; — *Patula aranea* Parr., fig. 1439, Sicilien; — *Patula?* *carpetana* Hid. fig. 1455, Sierra de Guaderama; —

Ihering, Dr. H. von, As Especies de Ampullaria da Republica Argentina. In Annales Mus. Nac. Buenos Aires Tomo VI p. 47—52.

Neben *Asolene platae* werden sieben Arten unterschieden: *Ampullaria megastoma* Sow. = *neritoides* d'Orb.; — *scalaris* d'Orb. = *angulata* Jay = *bridgesi* Rve.; — *gigas* Spix = *insularum* d'Orb. = *vermiformis* Rve. = *canaliculata* Hupé nec d'Orb.; — *canaliculata* d'Orb. (nec Lam.) = *haustrum* Rve., inclusive d'Orbignyana Phil. = *immersa* Rve. und *australis* d'Orb.; — *pulchella* Anton = *crassa* d'Orb. nec Swains. = *roissiy* d'Orb.; — *spixii* d'Orb. = *zonata* d'Orb. nec Spix; — *cornu arietis* L. —

Bucquoy, E., Ph. Dautzenberg et G. Dollfuss, les Mollusques marins du Roussillon. Tome II Fasc. 13 (Schluss).

Das werthvolle Werk über die Meeresmollusken Südfrankreichs wird mit dieser Lieferung zum Abschluss gebracht. Das conchyliologische Publicum hat allen Grund, den Verfassern für dasselbe dankbar zu sein. Wir empfehlen unseren Lesern besonders die allgemeinen Bemerkungen über die geographische Verbreitung am Schlusse des Werkes.

Jacobi, A., Japanische beschalte Pulmonaten. Anatomische Untersuchung des im zoologischen Museum der Kaiserlichen Universität in Tokio enthaltenen Materiales. I. Pulmonaten. — Sep. Abz. aus Journal of the College of Science, Imperial University, Japan, Vol. XII P. 1.

Wir behalten uns eine eingehende Besprechung dieser Arbeit für eine der nächsten Nummern vor.

The Journal of Conchology. Vol. IX. M. 4.

p. 97. Melvill, J. Cosmo and R. Standen, Notes on a collection of Marine Shells from Lively Island, Falklands, with List of Species. Als neu beschrieben werden; *Lachesis euthrioides*

- p. 98 t. 1 Fig. 9; — *Cyamium falklandicum* p. 104, t. 1 Fig. 12; — *Thracia antarctica* p. 105 t. 1 Fig. 13. —
- p. 106. Stubbs, A. G. Observations on abnormal specimens of *Planorbis spirorbis* and other freshwater shells at Tenby. With pl. 4.
- p. 113. Standen, R., Notes on the Land—Mollusca of Grange—over—Sands. Lancashire.
- p. 115. Melvill, J. Cosmo, on *Littorina armata* Ad. — Der Fundort Californien ist sicher irrthümlich; die Art ist identisch mit *Chascax maderensis* Wats. und stammt aus Makaronesien.
- p. 120. Marshall, J. F., Additions to British Conchology. (Cont.)

Standen, R., Irish Field Club Union, Kenmare Conference. Mollusca. In the Irish Naturalist, September 1898.

In den hochinteressanten Distrikten von Kenmare und Killarney, dem Ausitanischen Teile Irlands wurden, trotz ungünstiger Witterungsverhältnisse 62 Arten gesammelt, darunter *Geomalacus maculosus*, welcher die Fähigkeit zeigte, sich durch eine Öffnung von 2 mm Durchmesser hindurchzupressen, und die auch am Originalfundort, in dem schwer zu findenden Crineaum oder Cromoglaun-Teich sehr seltene *Limnaea involuta*, von der bei mehrstündigen Suchen nur sechs lebende Exemplare gefunden wurden.

Kleinere Mittheilungen.

Kimakovicz, tritt in Mitth. Siebenb. Verein 2. Naturk. 1897 p. 85 der durch Wagner vorgenommenen Eintheilung der siebenbürgerlichen *Daudebardia* in die Sektionen Carpathica und Libania entgegen. *Libania langi* hat im ausgewachsenen Zustand (bei 5, 9 mm. Durchmesser) keinen Wandcallus mehr und *Carp. jickelii* hat 1½ Embryonalwindungen und einen starken, zahnartigen Wandcallus. Damit werden allerdings die von Wagner angegebenen Unterschiede der beiden Sektionen hinfällig.

Einem gelungenen Ansiedelungsversuch mit einer Hochgebirgsschnecke hat Cavaliere Napoleone Pini in Mailand vorgenommen. Er hat die auf die Hochthäler des Valvestino beschränkte *Campylaea gobanzi* Frfld. an dem Monte Codeno bei Esino (oberhalb Varenna am Comer See) ausgesetzt und die Schnecke hat sich seit nunmehr zehn Jahren dort erhalten und vermehrt.

Helix nuciensis habe ich in ihrem Verbreitungsgebiet vergeblich an Mauern und Felsen gesucht und schliesslich zu meiner Ueberraschung im Thal der Nervia bei Bordighera an Oelbäumen gefunden, und zwar nicht unten am Stamm, sondern hoch oben, leider für mich oft unerreichbar, die jungen Exemplare an die Blätter angekittet, ganz wie unsere *Helix nemoralis* im Nachsommer. **Ko.**

Zonites gemonensis Fér. habe ich in der Pini'schen Sammlung in prachtvoll grossen Exemplaren von Sion (Sitten) im Rhonethal gesehen. Dieses weit ausserhalb des eigentlichen Verbreitungsgebietes der Art gelegene Vorkommen scheint noch nicht veröffentlicht zu sein; bisher war der westlichste bekannte Fundort das Thal des Chiese nördlich (Val buona) und südlich (Val Sabbia) vom Idrosee. Eine Verbindung der beiden Fundorte wäre, da weder Adami am Iseosee noch die zahlreichen lombardischen Forscher an den anderen Alpenseen einen *Zonites* gefunden, nur durch das malakologisch noch völlig unbekante Valtellin möglich. Nachforschungen dort oder im Rhonethal wären sehr erwünscht.

Eine höchst merkwürdige Beobachtung an *Limnaea peregra* veröffentlicht A. G. Stubbs im Journal of Conchology. Schnecken aus einem Teich, welcher auch auffallend viele Monstruositäten von *Planorbis spirorbis* aufwies, verliessen in der Gefangenschaft ihre Schalen und krochen frei umher; sie blieben in diesem Zustand einen bis anderhalb Tage am Leben, bedeckten sich aber dann mit einer Art Schimmel und gingen zu Grund. Der Beobachter hat die Thiere ohne Schale manchmal auch im Freien beobachtet, aber immer nur in demselben Teich, hat auch niemals bei *Limnaeen* aus anderen Gewässern, die in denselben Gläsern gehalten wurden, ein freiwilliges Verlassen der Gehäuse beobachtet. Er möchte deshalb annehmen, dass eine Krankheit, deren Folge auch der mehlfäulartige Pilz ist, die Ursache bildet. Dass Gehäuseschnecken ohne Schale herumkrochen, habe ich einmal bei *Helix aperta* in der Nähe von Palermo beobachtet, leider aber damals das Thier nicht mitgenommen.

Lebende Exemplare von *Clausilia coerulea* var. *birugosa* Parr. sind von B. E. Wright nach einer Mittheilung von Lionel E. Adams bei Petersfield in Hants, England gefunden worden. Wahrscheinlich handelt es sich um eine absichtliche Aussetzung und ich möchte hier wieder einmal darauf hinweisen, dass jeder Conchologe, welcher solche Ansiedelungsversuche vornimmt, es auch nicht unterlassen

sollte, davon Mittheilung zu machen. In derselben Nummer des Journal of Conchology wird auch das Vorkommen von *Helix limbata* bei Belmont, Co. Down erwähnt; hier dürfte es sich um eine unbeabsichtigte Einschleppung mit Zierpflanzen handeln.

Succinea oblonga ist noch einer Mittheilung von Welsh im Irish Naturalist p. 225 in grösserer Anzahl an der Mündung des Roughy River unter ausgeworfenem Seetang gefunden worden.

Neurologie.

Die systematische Conchylienkunde hat einen schweren Verlust zu verzeichnen. Am 7. August d. J. starb auf einem Landgut in Argeville bei Vernou (Seine-et-Marne) der Eigenthümer und Leiter des Journal de Conchyliologie Hippolyte Crosse im Alter von 71 Jahren. Seit nahezu vierzig Jahren hat er seine ganze Arbeitskraft und reiche Mittel seiner Zeitschrift gewidmet und sie auch in der für Systematik so ungünstigen Neuzeit auf ihre Höhe gehalten. Er hat auch für ihre Zukunft gesorgt; sie wird von dem seitherigen Mitherausgeber Henri Fischer in Verbindung mit den Herrn Dautzenberg und G. Dollfuss geleitet, ganz in der gewohnten Weise weiter erscheinen.

Am 25 September 1898 starb in Saint-Germain-en-Laye im Alter von 78 Jahren Gabriel de Mortillet, dem unsere Wissenschaft eine Reihe schätzbare Beiträge verdankt. Er war im Museum in Genf angestellt, und seine Arbeiten über die Mollusken-Fauna Savoiens und des Lemman-Beckens sind noch heute mustergiltig. Später nahm er eine Stellung als Geologe der italienischen Eisenbahnen an und gab in Mailand eine Zeitschrift unter dem Titel „Revue scientifique italienne“ heraus, der indessen nur ein kurzes Leben beschieden war. Im Jahre 1868 wurde er nach Saint-Germain als Direktor des dortigen Museums berufen, und befasste sich in den letzten Jahrzehnten vorzugsweise mit prähistorischen Forschungen

P. Hesse.

Ueber den Lebenslauf unseres am 11. April 1898 zu Würzburg verstorbenen Mitgliedes und Mitgründers Prof. Dr. Fridolin von Sandberger entnehmen wie der am 11. Mai in Würzburg von dem Rektor Prof. Pryn gehaltenen Gedächtnissrede folgende Angaben:

Carl Ludwig Fridolin von Sandberger ward ge-

boren am 22. November 1826 zu Dillenburg in Nassau, erhielt seine wissenschaftliche Vorbildung auf dem Gymnasium zu Weilburg, an das sein Vater als Professor versetzt worden war und besuchte dann die Universitäten zu Bonn, Heidelberg, Giessen und Marburg, um dort unter der Leitung von Männern, wie Bischoff, Bronn, Leonhard-Bunsen und Liebig mineralogische, paläontologische und chemische Studien zu machen. Nachdem er im Jahre 1846 mit neunzehn Jahren zu Giessen sich den Doctorgrad erworben hatte begann er im folgenden Jahr zusammen mit seinem Bruder Guido die Herausgabe eines grösseren Werkes über die Versteinerungen des rheinischen Schichtensystems in Nassau, das später mit dem Wollaston'schen Preise gekrönt wurde. Im Jahre 1849 sehen wir ihn als Sekretär des Nassauischen Vereins für Naturkunde, drei Jahre darauf als Inspektor des schönen naturhistorischen Museums zu Wiesbaden. Aus dieser Stellung schied er zu Anfang des Jahres 1855, um an dem damals in hoher Blüthe stehenden Polytechnikum in Karlsruhe die Professur der Mineralogie und Geologie zu übernehmen. In der Karlsruher Zeit fällt die Abfassung seines zweiten grösseren Werkes, „die Conchylien des Mainzer Tertiärbeckens,“ das in den Jahren 1858—63 erschienen ist. 1863 wurde er als Nachfolger des Mineralogen Rumpf nach Würzburg berufen. Damit begann für ihn eine neue Periode fruchtbarster Thätigkeit. Vor allem wandte er sich dem Studium der fränkischen Trias zu und machte als der erste die geologischen Verhältnisse Unterfrankens der wissenschaftlichen Welt bekannt. Die von ihm geordnete und im alten Universitätsgebäude aufgestellte unterfränkische Lokalsammlung wird für alle Zeiten ein ruhmvolles Denkmal seiner Thätigkeit bilden. Hier entstand auch seine dritte grössere, in den Jahren 1871—76 unter dem Titel „die Land- und Süsswasserconchylien der Vorwelt“ erschienene und später mit der goldenen Cothenius-Medaille gekrönte Arbeit. Hier endlich verfasste er seine fundamentale Arbeit „über die Erzgänge,“ von zahlreichen kleineren Arbeiten nicht zu reden. Seine angestrengte wissenschaftliche Thätigkeit hielt ihn nicht ab auch für die allgemeinen Interessen der Hochschule zu wirken, sowohl im Senat, dem er acht Jahre angehört hat, wie in der Fakultät, deren Dekan er zweimal gewesen ist.

„Als Lehrer nicht minder bedeutend denn als Forscher, hat Sandberger nicht nur durch seine privaten akademischen Vorlesungen in hohem Grade anregend gewirkt, sondern auch durch seine Publica und sonstigen öffentlichen Vorträge das Interesse an der heimathlichen Boden- und Gesteinkunde in weiteren Kreisen erweckt.“

Der heimischen Conchylienfauna hat er stets das Interesse bewahrt, sowohl Nassau als Unterfranken verdanken ihm wichtigere faunistische Arbeiten; für Nassau hat er in Verbindung mit Karl Koch die eigentliche Grundlage für die Kenntniss der Molluskenfauna gelegt.

Neues Mitglied:

Wilfred Bendall, London, 77 Baker Street, W.

Eingegangene Zahlungen:

Naturhist. Museum, Oldenburg, Mk. 12.—; Senckenbergische Gesellschaft, Frankfurt a. M., Mk. 24.—; Wagner, Wiener Neustadt, Mk. 12.—; Zoologisches Museum, Kiel, Mk. 18.—; Prof. A. Döring, Cordoba, Mk. 150.—; W. Bendall, London, Mk. 18.—

Anzeige.

Als Sonderabzug aus Band XXIV, Heft 3, der **Abhandlungen der Senckenbergischen naturforschenden Gesellschaft** erschien soeben:


Wiegmann, F. (Jena), Landmollusken.

(Stylommatophoren). Zöotomischer Teil. 4^o.
276 S. **Mit 11 Tafeln.** Preis M. 12.50.

Es handelt sich um die Darstellung der von Herrn Professor Kückenthal auf dessen Reise im malayischen Archipel gesammelten Landmollusken.

Zu beziehen durch die

Verlagsbuchhandlung von
M. Diesterweg in Frankfurt a. M.

 Der beiliegende Prospekt des Herrn **H. Fruhstorfer** in **Berlin** wird der geneigten Beachtung der Leser empfohlen.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 15. Dezember 1898.

b. Subgen. Acroptychia Crosse et Fischer.

aequivoca Pfr.	Madagaskar.
manicata Cr. et Fisch.	„
metableta „ „ „	„
notabilis Edg. A. Smith	„

c. Subgen. Ligatella Martens.

(Rochebrunia Bgt.)

aequatoria Morel.	Tabora, Westafrika.
alluaudi Dautzbg.	Diego Suarez.
anceps Marts.	Deutsch-Ostafrika
var. liederi Marts.	„ „
anoglypta Morelet (1895, nec. 1890).	Gran Comoro.
aplustris Sow.	Madagaskar.
auricularis Gray (candidum Sow.)	?
bewsheri Morel.	Rodriguez.
caffra Beck	? Südafrika.
casta Pfr.	Madagaskar.
castanea Pfr.	„
chlorotica Pfr.	„
cincinnus Sow.	Yemen.
citrina Sow.	?
comorensis Pfr.	Comoren.
conica G. Austen	Sokotora.
coquandiana Petit	Madagaskar.
delmaresi Ancy	Deutsch-Ostafrika.
desmazuresi Crosse	Rodriguez.
encaustica Rve.	?
foveolata Melv. et Psby.	Südafrika.
fulvescens Sow.	Madagaskar.
fuscula Pfr.	Yemen.
goudotiana Sow.	Madagaskar, (Natal?)

<i>grisea</i> Pfr.	Madagaskar.
<i>haemastoma</i> Ant.	Mauritius; Round Island.
var. <i>fimbriata</i> Lam.	„
var. <i>major</i> Nev.	„
var. <i>semisculpta</i> Nev.	„
var. <i>undulata</i> Sow.	„
var. <i>philippi</i> Grat.	„
var. <i>rodriguezensis</i> Crosse .	Rodriguez.
<i>hanningtoni</i> Sow.	Aequatorialafrika.
<i>hartvigiana</i> Pfr.	Südafrika.
<i>hildebrandti</i> Mrts.	Anjouan.
<i>humbloti</i> Morelet	Comoren.
<i>icterica</i> Sow.	?
<i>insularis</i> Pfr.	Natal.
<i>isabella</i> Pfr.	Madagaskar.
<i>johnsoni</i> Smith	„
<i>kraussiana</i> Pfr.	Natal.
<i>ligata</i> Müll (affine Sow.)	„, „, Sambesigebiet.
<i>lineata</i> Pfr.	Natal?
<i>listeri</i> Gray	Mauritius.
<i>microchasma</i> Pfr.	Madagaskar.
<i>moreleti</i> Kob. (anoglyptum Morelet 1890 nec 1885	Westafrika.
<i>moulinsii</i> Grat. (desmoulinsii Sow.)	Madagaskar.
<i>multilineata</i> Jay (flexilabrum Sow., flavilabre Petit).	„
<i>polita</i> Sow.	?
<i>polyzonata</i> Sow.	Gran Comoro.
<i>pyrostoma</i> Sow. (haemastoma Grat. nec Anton)	Madagaskar, Mayotte.
<i>sarcodes</i> Pfr.	„
<i>scabra</i> H. Ad.	„
<i>seychellensis</i> Nev.	Seychellen.

<i>sinuata</i> Pfr.	Madagaskar.
<i>striatula</i> Pfr.	?
<i>sublirata</i> Pfr.	?
<i>suffusa</i> Sow.	Madagaskar.
<i>tenuis</i> Sow.	?
<i>transvaalensis</i> Melv. et Psby.	Transvaal.
<i>tubularis</i> Morelet	Madagaskar.
<i>tubulum</i> Rve.	?
<i>vacoënsis</i> Dup.	Mauritius.
<i>vesconis</i> Morel.	Madagaskar.
<i>vexillum</i> Sow.	„ Diego Suarez.
var. <i>consocia</i> Fér.	„ „ „
<i>vitellina</i> Pfr.	„
<i>xanthochila</i> Sow.	„
<i>zanguebarica</i> Petit (nec Rve. nec Pfr., <i>parvispirum</i> Pfr. teste Smith.)	Sansibar, Ostafrika.
<i>zonata</i> Petit	Madagaskar.

4. Genus **Guillainia** Crosse.

grata Petit (*tricolor* Pfr.) . . . Abd-el-Goury.

5. Genus **Ericia** Moq. Tand.

(*Cyclostoma* Lam., autt. ex parte, *Cyclostomus* Montf.,
Pfr. ex parte).

<i>adjuncta</i> Mouss.	Tenerife.
<i>canariensis</i> d'Orb.	Canaren.
var. <i>raricostata</i> Woll.	„
var. <i>inaequalis</i> Woll.	„
<i>costulata</i> Zgl.	Südosteuropa, Kaukasus.
<i>elegans</i> Müll.	Süd- und Mitteleuropa.
var. <i>bourguignati</i> Mab.	Frankreich.
— <i>astea</i> Bgt. (= <i>subelegans</i> Bgt.)	„

lincina Born (dubia Gmel., borni Pfr.)	Jamaica.
percrassa Wright	Cuba.
reeveana Pfr. (C. decussatum Sow. nec Lam.)	Antillen.
rete Weinkl. :	Jeremié, Haiti.
rollei Maltz.	Haiti.
var. violacea Maltz.	„

3. Gen. **Choanopoma** Pfr.

acervatum Arango	Cuba.
alatum Pfr.	„ (Santiago).
arangianum Gdl.	„
auricomum Gdl.	„
bebini Arango	„
bertini Maltz.	Nord-Haiti.
var. gracillima Maltz.	„
blandii Weinkl.	Haiti.
chittyi Ad.	Jamaica.
daudinoti Gdl.	Cuba.
decoloratum Gdl.	„
decussatum Lam.	Puertorico, Vieque.
eburneum Gdl	Ostcuba.
fimbriatum Sow.	Jamaica.
fragile Gdl.	Guantanamo, Cuba.
gabbi Crosse	San Domingo.
gonavense Weinkl.	Gonave, Haiti.
granosum Ad. (nodulosum Ad.)	Jamaica.
hillianum Ad.	„
var. aculeosum Ad.	„
var. amandum Ad.	„
interruptum Lam. (ambigua Desh.)	„
jiguanense Pfr.	Cuba.

<i>kobelti</i> Maltz.	Haiti.
<i>laceratum</i> Weinl.	San Domingo.
<i>lachneri</i> Pfr.	Cuba.
<i>latius</i> Weinl.	San Domingo.
<i>lima</i> Ad.	Jamaica.
var. <i>blandianum</i> Ad.	„
<i>lincina</i> L.	„
<i>lincinellum</i> Lam. (compressum Wood).	Haiti.
<i>majusculum</i> Morel. (mactum Poey)	Cuba.
<i>minium</i> Gdl.	„
<i>mite</i> Pfr.	Jamaica.
<i>moreletianum</i> Crosse	San Domingo.
<i>newcombi</i> Crosse	„
<i>occidentale</i> Pfr.	St. Martin bei Guadelupe.
<i>perplicatum</i> Gdl	Cuba.
<i>pisum</i> Ad.	Jamaica.
var. <i>virgineum</i> Ad.	Cuba.
<i>pretrei</i> d'Orb.	„
<i>puertoplatense</i> Pfr.	Haiti.
<i>pulchrum</i> Wood	Jamaica.
<i>putre</i> L.	Ost-Cuba.
<i>sauvallei</i> Gdl.	West-Cuba.
<i>scabriculum</i> Sow. (amabile Pfr.)	Jamaica.
<i>senticosum</i> Shuttl.	Puertorico, Vieque.
<i>serraticosta</i> Weinl.	Haiti.
<i>smithianum</i> Pfr.	„
<i>sordidum</i> Gdl.	Cuba.
<i>spinulosum</i> Ad.	Jamaica.
<i>storchi</i> Pfr.	Cuba.
<i>strictecostatum</i> Maltz	Haiti.
<i>sulculosum</i> Fér.	St. Barthelemy, Vieque.
<i>sumichrasti</i> Crosse	Tehuantepek
<i>tractum</i> Gdl.	Cuba.

troscheli Pfr.	West-Cuba.
tryoni Arango	Cuba.
uncinatum Arango	„
yaterasense Pfr.	„
yunquense Pfr.	„

a. Subgenus Rolleia Crosse.

adolphi Pfr.	Haiti.
martensi Maltz.	„
rosaliae Pfr.	„
solutum Pfr.	S. Domingo.
tentorium Pfr.	„ , Haiti.
wilhelmi Pfr.	Haiti.

b. Subgenus Blaesospira Crosse.

echinus Wright.	Cuba.
humboltianum Pfr.	„

c. Subgenus Xenopoma Crosse.

hystrix Wright	Cuba.
----------------	-----------	-------

4. Genus **Ctenopoma** Shuttlew.

argutum Pfr.	Cuba.
bahamense Shuttl.	Bahamas.
bilabiatum d'Orb.	Cuba.
blaini Gdl.	„
bryanti Pfr.	Bahamas.
bufo Pfr.	Cuba.
campbelli Ad.	Jamaica.
coronadoi Arango	Cuba.
coronatum Poey	„
deficiens Gdl.	„
denegatum Poey	„
dominicense Pfr.	Haiti.
echinatum Gdl.	Cuba.

enode Gdl.	Cuba.
garridoianum Gdl.	„
honestum Poey (rugelianum Shuttl.)	„
immersum Gdl.	„
jeannereti Pfr.	„
nigriculum Gdl.	„
nobilitatum Gdl.	„
nodiferum Arango	„
nodulatum Poey	„
perspectivum Gdl.	„
pulverulentum Wright	„
rotundatum Poey	„
rugulosum Pfr. (clathratulum Gdl., verecundum Poey)	„ , Florida.
sculptum Gdl.	„
semicoronatum Gdl.	„
torquatum Gut.	„
torreianum Gdl.	„
undosum Gdl.	„
van-nostrandi Arango	„
wilkinsoni Ad.	Jamaica.
var. modesta Ad.	„
wrightianum (Gdl.) Arango	Cuba.

5. Genus **Diplopoma** Pfr.

architectonicum Gdl.	Cuba.
------------------------------	-------

6. Genus **Adamsiella** Pfr.

chlorostoma Sow.	Demerara.
chordata Pfr.	Cuba.
cinnamomea Pfr.	?
grayana Pfr. (obscura Gray, concentricum Ad., serri- ferum Ad.)	Jamaica.

<i>ignilabris</i> Ad.	Jamaica.
<i>intermedia</i> Ad.	„
<i>irrorata</i> Gloyne	„
<i>mirabilis</i> Wood (decussatulum Ad.)	„
<i>miranda</i> Ad. (mirabile Sow. nec Wood)	„
<i>monstrosa</i> Ad.	„
<i>moribunda</i> Ad.	„
<i>pearmanaeana</i> Chitty (longi- collis Pfr.)	„
<i>pinguis</i> Pfr.	?
<i>pulchrior</i> Ad. (binneyana Ad.)	Jamaica.
<i>variabilis</i> Ad. (articulatum Sow., mutatum Ad.)	„
<i>xanthostoma</i> Sow.	„

14. Familie *Cistulidae*.

1. Genus *Cistula* Gray.

<i>acerbula</i> Mörel.	Guatemala.
<i>agassizi</i> Charp.	Cuba.
<i>agrestis</i> Gdl.	„
<i>aguadillensis</i> Pfr.	Puertorico.
<i>antiguensis</i> Shuttl.	Antigua.
<i>arctistria</i> Pfr.	Cuba.
<i>aripensis</i> Guppy	Trinidad.
<i>bilabiata</i> Pfr. (<i>livida</i> Mke.)	Cuba.
<i>capillacea</i> Pfr.	Haiti.
<i>catenata</i> Gld. (<i>limbifera</i> Mke., semiproducta Gray.)	Cuba.
<i>cinclidodes</i> Pfr.	Haiti.
<i>confusa</i> Pfr.	?
var. <i>delatreana</i> Pfr.	?

consepia Mts.	Puertorico.
cumulata Pfr.	Cuba.
echinulata Wright	„
grateloupi Pfr.	Yucatan.
gruneri Pfr.	Honduras.
illustris Poey (truncatum Pfr., candeanum Sow., delatre- anum Poey).	Cuba.
inculta Poey.	„
interstitialis Gdl.	„
jimenoi Arango	Cuba.
kuesteri Pfr.	Honduras.
largillierti Pfr.	Yucatan.
lineolata Lam.	Puertorico.
lugubris Pfr.	Jamaica, Anguilla
mackinlayi Gdl.	Cuba.
mitra Wehl.	Haiti.
mordax Ad.	Jamaica.
osberti Tristr.	Guatemala.
pallida Pfr.	? Cuba.
platychila Pfr. (latilabre Pfr. nec d'Orb.)	?
pleurophora Pfr.	Honduras.
presasiana Gdl.	Cuba.
procax Poey	„
radiosa Morel. (ottonis Tristr.)	Guatemala.
radula Pfr.	? Cuba.
raveni Crosse	Curassao.
rigidula Morel.	Guatemala.
riisei Pfr.	Puertorico
rostrata Pfr.	?
rufilabris Beck (bilabre Mke.)	St. Croix.
sagittifera Ad.	Jamaica.
sauliae Sow.	„

- scabrosa Humpbr. (rugulosum
 Sow. nec Pfr.) Providence.
 tamsiana Pfr. Venezuela.
 thoreyana Phil. Bolivia.
 trochlearis Pfr. (chiapasense
 Cr. et Fisch.) Mexiko.

2. Genus **Chondropoma** Pfr.

- abnatum Gdl. Cuba.
 adulterinum Pfr. Haiti.
 andrewsae Ancey Honduras.
 angustatum Pfr. ?
 aspratile Morel. Ecuador.
 assimile Gdl. Cuba.
 biforme Pfr. Turks Inseln.
 blandum Pfr. Haiti.
 blauneri Shuttl. Puertorico.
 brownianum Weidl. . . . Haiti.
 canaliculatum Gdl. . . . Cuba.
 candeanum d'Orb. . . . „
 canescens Pfr. (confertum Poey) „
 caricae Pfr. Haiti.
 cirratum Wright Cuba.
 cisnerosi Arango „
 claudicans Poey. . . . „
 cordovanum Pfr. . . . Mexiko.
 crenimargo Pfr. . . . Cuba.
 crenulatum Fér. (guadeloupense
 Pfr., nodulosum Jay.) . . Guadelupe, St. Martin, Maria
 Galante.
 cumanense Pfr., Cumana, Venezuela.
 deceptor Arango Cuba.
 decurrens Poey. . . . „
 delatreanum d'Orb. . . . „

dentatum Say (lineolatum Ant., crenulatum Pfr., auberianum Moerch).	„	, Südflorida.
diaphanum Pfr.	— ?	
dilatatum Gundl.	Cuba.	
discolorans Wright	„	
dissolutum Poey.	„	
dunkeri Arango.	„	
egregium Gundl.	„	
emilianum Weidl. (marinum Rve.)	Haiti.	
erectum Gundl.	Cuba.	
ernesti Pfr.	„	
eusarcum Pfr.	Haiti.	
excisum Gundl.	Cuba.	
foveatum Gundl.	„	
gundlachi Arango	„	
var. solare Pfr.	„	
gutierrezii Gundl.	„	
hamlini Arango.	„	
harpa Pfr.	? Cuba.	
hemiotum Pfr.	Haiti.	
hjalmarsoni Pfr.	Turks Ins.	
igneum Rve.	?	
incrassatum Wright.	Cuba.	
integrum Pfr.	Antillen.	
irradians Shuttlew.	Cuba.	
jucundum Pfr.	?	
julieni Pfr.	Sombbrero, St. Martin.	
kisslingianum Weidl.	Haiti.	
iaetum Gutierrez	Cuba.	
latilabre Orb.	„	
latum Gundl.	„	
lindenianum Weidl.	Haiti.	

litturatum Pfr.	Haiti
loweanum Pfr.	„
magnificum Sallé	„
marginalbum Gundl.	Cuba.
moestum Shuttl. (hellenicum Gray, charpentieri Shuttlew)	„
navassense Tryon	Navassa.
neglectum Gundl.	Cuba.
newcombianum Ad. (tröscheli Pfr., swiftianum Newc.)	St. Thomas.
newtoni Shuttl.	Puertorico.
obesum Mke.	Cuba.
ottonis Pfr. (petricosum Morel.)	„
oxytremum Gundl.	„
perlatum Gundl.	„
petitianum Pfr.	Haiti.
pfeifferianum Poey.	Cuba.
pictum Pfr. (sagra d'Orb., maho- gani Gld.)	„
plicatulum Pfr.	Venezuela
poeyanum Orb.	Cuba.
pudicum Orb.	„
puncticulatum Pfr.	Antillen.
rawsoni Pfr.	Inagua. Bahamas.
revinctum Poey.	Cuba.
revocatum Gundl.	„
rubicundum Morel.	Guatemala.
rufopictum Gundl.	Cuba.
sagebieni Poey.	„
salleanum Pfr.	Haiti.
santaacruzense Pfr.	St. Croix.
scobina Gunel.	Cuba.
scripturatum Weinkl.	Haiti.
semicanum Morel.	Fichteninsel bei Cuba.
tappanianum Ad.	„

semilabre Lam. (glabratum Rve.)	Bahamas.
sericatum Morel.	Cuba.
shuttleworthi Pfr.	„
simplex Pfr.	Haiti.
sinuosum Wright.	Cuba.
solidulum Gundl.	„
subangulatum Mts.	Guatemala.
subauriculatum Pfr.	Cumana (Venezuela)
subreticulatum Pfr.	Haiti.
var. sericea Maltz.	„
swifti Shuttlew	Puertorico.
tenebrosum Morel.	Cuba.
tenuiliratum Pfr.	„
terebra Pfr.	Portorico.
textum Gundl.	Cuba.
tortolense Pfr.	Tortola.
truncatum Wieg.	? Mexico.
turritum Pfr.	?
unilabiatum Gundl.	Cuba.
venezuelense Pfr.	Venezuela.
vespertinum Morel.	Chiapas, Mexiko.
vignalense Wright.	Cuba.
violaceum Pfr. (bilabratum Rve.)	„
weinlandi Pfr.	Haiti.
var. malleata Crosse	„
yucayum Presas	Cuba.

3. Genus **Tudora** Gray.

abtiana Pfr.	Cuba.
adamsi Pfr.	Jamaica.
aguileriana Arango.	Cuba.
ambigua Lam. (interrupta	

Reinh. albescens Weinl.)	Haiti.
armata Ad.	Jamaica.
augustae Ad. (nitens Rye.)	„
aurantia Wood (versicolor	-
Pfr., carneum Mke.)	Bonaire.
avena Ad.	Jamaica.
barklyana Chitty	„
?chemnitzii Wood.	?
columna Wood (quinquefasciata	
Ad.)	Jamaica.
costata Mke.	?
dislocata Baird.	Jamaica.
excurrens Gdl.	Cuba.
fascia Wood. (proxima Ad.)	Jamaica.
fecunda Ad.	„
griffithiana Ad.	„
lurida Gdl.	Cuba.
maritima Ad. (petrarum Rang)	Jamaica.
var. aurora Ad.	„
megachila Pot. et Mich. (simile	
Gray, cancellatum Mke.,	
roridum Parr., proteus Beck)	Curassao.
moreletiana Petit (disjunctum	
Morel.)	Fichteninsel bei Cuba.
mutica Ad.	Jamaica.
nobilis Pfr.	Haiti.
papyracea Ad.	Jamaica.
pauperata Ad.	„
planospira Pfr.	Mexiko.
pupiformis Sow.	Haiti, Anguilla.
pupoides Morel. (ovatum Pfr.)	Cuba, Fichteninsel.
quaternata Lam.	Gonvaies, Haiti.
shepardiana Ad.	Jamaica.
simulans Ad.	„

tappaniana Ad.	: . .	Jamaica.
umbricola Weinl.	: . .	Jeremié, Haiti.
wrighti Pfr.	: . .	Cuba.

4. Genus **Colobostylus** Cr. et Fisch.

albus Sow.	: . .	Jamaica.
aminensis Sow.	: . .	Haiti.
banksianus Sow.	: . .	Jamaica.
var. hyacinthina Ad.	: . .	„
bronni Ad.	: . .	„
var. fuscolineata Ad.	: . .	„
chevalieri Ad.	: . .	„
crenulosus Ad.	: . .	„
dentilobatus Weinl.	: . .	Haiti.
dissectus Sow.	: . .	?
fallax Pfr.	: . .	St. Croix.
habichi Weinl.	: . .	Haiti.
heynemanni Pfr.	: . .	Ost-Cuba.
humphreyanus Pfr. (Cistula			
picta Humphr.)	: . .	Jamaica.
hydii Weinl. (rude Rve.)	: . .	Bahamas.
jayanus Ad. (solidum Ad.,			
histrion Pfr.)	: . .	Jamaica.
lamellosus Ad.	: . .	„
rangelinus Poey.	: . .	Cuba.
rectus Gdl.	: . .	„
redfieldianus Ad.	: . .	Jamaica.
retrorsus Ad.	: . .	„
roemeri Pfr. (arquesi Arangó)			Cuba.
rollei Weinl.	: . .	Haiti.
saccatus Pfr.	: . .	Jamaica.
saxorum Weinl.	: . .	Haiti.
semidecussatus Pfr.	: . .	Trinidad.
sericinus Ad.	: . .	Jamaica.

Nachrichtenblatt

der Deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Einunddreissigster Jahrgang.

Redigirt

von

Dr. W. Kobelt

in Schwanheim (Main).

FRANKFURT AM MAIN.

Verlag von MORITZ DIESTERWEG.

1899.

Druck von Peter Hartmann, Schwanheim a. M.

Inhalt.

	Seite.
<i>Wohlberedt, Otto</i> , Molluskenfauna des Königreichs Sachsen . . .	1, 33
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Mariaëlla Gray	20
— —, die Phenacoheliciden	22
<i>Kobelt, Dr. W.</i> , die Fauna der Cocosinsel (nach Martens) . . .	26
<i>Naegele, G.</i> , eine neue Pomatia aus Persien	28
<i>Koch, V. von</i> , ein neuer Fundort von <i>Helix caperata</i> Mtg. . .	29
<i>Boettger, Dr. O.</i> , Notiz über eine neue Gruppe von Clausilien (<i>Paraphaedusa</i>) aus Celebes	56
<i>Gredler, P. Vincenz</i> , zur Torf-Fauna	59
<i>Rolle, H.</i> , eine neue <i>Pleurotomaria</i>	62
<i>Kimakoricz, M. von</i> , die bosnisch-herzegowinischen <i>Zonites</i> -Formen	65
<i>Naegele, G.</i> , Einiges aus Baden	73
<i>Simroth, H.</i> , Besprechung von Wiegmann, Landmollusken und Jacobi, Japanische beschalte Pulmonata	78
<i>Hocker, F.</i> , zur Kenntniss der pleistocänen <i>Helix (Tachea) tonuensis</i> Sdbgr.	86
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , Neue Arten aus der Strubell'schen Sammlung	89
<i>Wohlberedt, O.</i> , Nachtrag zur Molluskenfauna des Königreichs Sachsen	97
<i>Martens, Ed. von</i> , Purpur-Färberei in Central-Amerika	113
<i>Franz, V.</i> , <i>Paludina vivipara albin</i>	122
<i>Kobelt, W.</i> und <i>Möllendorff, O. von</i> , Catalog der lebenden <i>Pneumonopomen</i> (Fortsetzung und Schluss)	129
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , neue Landschnecken, mitgetheilt von H. Rolle	152
<i>Böttger, Dr. O.</i> , eine neue <i>Eremia</i> aus der Oase Siuah	158
<i>Rolle, H.</i> , <i>Pleurotomaria salmiana</i> n. (mit Tafel)	161
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , neue Arten aus Hinterindien	165
<i>Böttger, Dr. O.</i> , eine neue Clausilie (<i>Clausilia blissi</i>) aus Kleinasien	167
<i>Möllendorff, Dr. O. von</i> , zwei neue Arten aus Montenegro . . .	169
<i>Westerlund, C. A.</i> , <i>Planorbis libanicus</i> n. sp.	170
—	
Kleinere Mittheilungen	31
Literatur	30. 63. 92. 123



Faint, illegible text, possibly bleed-through from the reverse side of the page.

Faint, illegible text, possibly bleed-through from the reverse side of the page.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozologischen Gesellschaft.

Einunddreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Aeltere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozologie.

Molluskenfauna des Königreichs Sachsen.

Von

Otto Wohlberedt, Triebes i. Th.

Wenn man die bisher über deutsche Conchylien veröffentlichte Litteratur durchsieht, findet man bald, dass über Sachsen im Verhältnis zu anderen Gegenden nicht viel veröffentlicht worden ist. Der Grund ist leicht zu finden; Sachsen bietet für den Molluskensammler im allgemeinen kein besonders günstiges Feld, die geognostischen Verhältnisse sind danach nicht angethan, die Entwicklung einer reichen Molluskenfauna zu fördern. Kalk fehlt fast ganz, nur an einzelnen Orten finden wir den auch für Schnecken günstigen Basalt. (Geising, Rotstein, Löbauer Berg usw.)

Ergiebiger sind die Umgebungen der im Lande zerstreuten Ruinen und alten Schlösser, welche durch ihren abbröckelnden Kalk den Tieren das ihnen zusagende Material liefern. (Oybin, Tharandt, Frauenstein, Wehlen, Lauenstein, Elsterberg, Liebau usw.)

Ferner sind als recht ergiebig, besonders an seltenen Arten zu nennen: die verschiedenen „Gründe“ bei Dresden, so der Plauensche-, der Rabenauer-, der Zschoner-Grund usw., die sich durch eine ausdauernde Feuchtigkeit auszeichnen.

Litteratur.

(Litteratur über Perlenfischerei siehe unter Perlmuschel).

Die älteste Beschreibung von Muscheln und Schnecken unseres Gebietes finden wir in

1755. *Oekonom. physikal. Abhandlungen*, Teil 8, Leipzig, pag. 765—860.

Dasselbst werden von der Umgegend von Leipzig aufgeführt: Schild- und Hausschnecken; erstere werden eingeteilt in Feld-, Wiesen- und Waldschnecken, letztere in Erd- und Wasserschnecken. Die Erdschnecken zerfallen wieder in Garten-, Weinbergs-, Turm-, Teller- und Laubschnecken und die Wasserschnecken in Teich-, Fluss-, Deckel-, Teller- und Schwimmschnecken.

Im Jahre

1770, beschreibt *Schulze* im *neuen Hamburg. Magazin*, 37. Stück, 7. Bd. Leipzig unter anderem 11 Arten Schnecken und Muscheln aus dem Zschonergrund bei Dresden

1779 erwähnt *Schröter* in seiner *Geschichte der Flussconchylien*, Halle, Planorbis corneus von Leipzig, sowie die Perlmuscheln aus der Elster.

- 1811, *Chrstn. Frdr. Ludwig* erwähnt in seiner *Initia Faunae Saxonicae, Lipsiae*, 2. Fasc., unter den Vermes auch Schnecken und Muscheln.
- 1815, *O. A. L. Mörch*, in *Malakozologische Blätter*, 12. Bd. Cassel.
Tellina cultriformis Schultze, S. 116--117.
- 1820 giebt *Charpentier* in *Férussac prodrome*. Clausilia similis=biplicata Mont. von Königsbrück an.
- 1821 giebt derselbe in *Férussac, tableaux*, Arion albus von Sachsen an.
- 1827 erscheint *G. Th. Klett*, *Verzeichnis von in- und ausländischen Land- und Süßwasserconchylien*, Leipzig, welches einige Arten aus der Umgegend von Leipzig anführt.
- 1833 u. 1835—1859 erscheinen die Werke *E. A. Rossmüssler's*. *Diagnoses conchyliorum terrestrium et fluvialium*, Dresden und Leipzig. *Iconographie der Land- und Süßwasserconchylien*, mit vorzüglicher Berücksichtigung der europäischen, noch nicht abgebildeten Arten, welche Arbeiten sehr viel Material von Sachsen enthalten.
- 1837 erwähnt *Charpentier* in seinem *Catal. moll. de la Suisse* Helix holoserica vom rechten Weisseritzufer bei Tharandt.
- 1838 *Potiez et Michaud*, *Galerie des mollusques*, enthält pag. 218 Limnaea labiata (peregra) von Sachsen.
- 1840 giebt *E. I. I. Meyer* in *Versuch einer medic. Topographie und Statistik der Haupt- und Residenzstadt Dresden, Stollberg am Harz und Leipzig*, unter den ihm bekannt gewesenen Tieren auch die Mollusken, einschliesslich der Polypen an.
- 1848, *H. C. Küster*, *die Flussperlmuschel*, Nürnberg giebt an: Unio limosus var. Deshayesii von Leipzig. (In einem stagnierenden Arm der Elster.)

1851, A. Schmidt, in *Zeitschrift für Malakozoologie*, 8. Jhrg. Cassel, entdeckt Planorbis Rossmässleri in der Nonne bei Leipzig.

1853, F. W. Assmann in *Zeitschrift für Malakozoologie*, 9. Jhrg., Cassel:

Beobachtungen über das Gesetz der Bänderverteilung an Helix nemoralis vom Johannisthal bei Leipzig.

1853, E. A. Rossmässler in *Zeitschrift für Malakozoologie* 10. Jhrg., Cassel:

Bemerkungen über europäische Najaden. Die sächsischen Arten von Leipzig und Unio batavus aus der Zschopau bei Mittweida.

1855, Th. Reibisch in *allgemeine deutsche naturhistorische Zeitung*; 1. Band, Hamburg.

Die Mollusken, welche bis jetzt in Königreich Sachsen aufgefunden wurden, nebst Angabe ihres Vorkommen und ihrer Fundorte.

1856, Ed. von Martens in *Malakozoologische Blätter* 3. Bd., Cassel pag. 78.

Linax arborum Bouch. von Freiberg.

1856, Ad. Schmidt; *Allgemeines Verzeichnis der Binnenmollusken Norddeutschlands mit kritischen Bemerkungen*, in Giebel und Heinitz, *Zeitschrift für die gesammten Naturwissenschaften*, 8. Bd., Berlin.

Enthält verschiedene Funde aus Sachsen.

1857, Ad. Schmidt, *Beiträge zur Malakozoologie; Verzeichnis der Binnenmollusken Norddeutschlands*, Berlin.

Das Königreich Sachsen ist eingehend berücksichtigt.

1865, Dr. R. Peck, in *Abhandlungen der naturforschenden Gesellschaft, Görlitz*.

pag. 107. Helix umbrosa auf dem Löbauer Berg-

1868, O. Wolschke in *Jahresbericht des Annaberg-Buchholzer Vereins für Naturkunde, Annaberg und Buchholz.*

Gehäuseschnecken von Annaberg.

1868, Wilsdorf, in *Berichte der naturw. Gesellschaft zu Chemnitz*, 2. Bericht.

Die Schneckengattung *Helix* und ihre Vertreter in Chemnitz.

Enthält 17 *Helix*arten.

1870, Wilsdorf in *Bericht der naturw. Gesellschaft zu Chemnitz* pag. 87—88.

Helix pulchella in Menge in einem Blumentopf.

1873, Dr. Köhler in *Sitzungsberichte der naturw. Gesellschaft Jsis, Dresden* pag. 25—32.

Über die von ihm im Vogtlande aufgefundenen Gasteropoden und Conchiferen.

Enthält 52 Arten Schnecken und 7 Arten Muscheln.

1876, S. Clessin, *Deutsche Excursionsmolluskenfauna, Nürnberg*, 1. Auflage.

Enthält viele Fundorte unseres Gebietes.

1877, Th. Wichmann in *Jahresbericht des Vereins für Naturkunde zu Zwickau.*

Zur Molluskenfauna von Zwickau.

1883, A. Weise in *Abhandlungen der naturw. Gesellschaft, Jsis, Dresden.*

Über das Vorkommen der Gehäuseschnecken und Muscheln in der südlichen Oberlausitz.

Enthält 54 Arten Schnecken und 5 Arten Muscheln.

1884, S. Clessin, 2. Auflage, siehe 1876.

1885, Dr. Joh. Aug. Ernst Köhler, in *Mitteilungen des wissenschaftlichen Vereins für Schneeberg und Umgegend*, 2. Heft, *Schneeberg.*

Über das in Schneeberg und dessen Umgegend beobachtete Auftreten der Bänderung bei einigen Arten der Gattung *Helix*.

Betrifft *Helix nemoralis*, *hortensis*, *pomatia*.

1885, Dr. Joh. Aug. Ernst Köhler, in *Jahresbericht des Vereins für Naturkunde zu Zwickau* pag. 24—28.

Gehäuse bauende Landschnecken im Bereiche erzgeb. und vogtl. Schlösser und deren Ruinen.

1887, Simroth in *Malakozoologische Blätter*, neue Folge, 9. Bd. Cassel.

Neuer Fundort für *Daudebardia brevipes*. (Schloss Döben).

1888 Simroth in *Sitzungsberichte der naturforschenden Gesellschaft zu Leipzig* 13.—14. Jhrg. Leipzig.

Vitrina elongata bei Leipzig.

1889, Th. Reibisch, in *Sitzungsberichte der naturw. Gesellschaft Isis in Dresden*.

Über 2 seltene Lungenschnecken der Umgegend von Dresden.

Daudebardia brevipes und *rufa* ohne nähere Fundangabe. Jedenfalls ist der Plauensche Grund gemeint.

1890. P. Ehrmann in *Sitzungsberichte der naturforschenden Gesellschaft zu Leipzig*, 15.—16. Jhrg. pag. 64—79.

Die Gasteropodenfauna der Umgegend von Leipzig nebst allgemeinen Bemerkungen über die Existenzbedingungen der einheimischen Schnecken.

1890. E. Neumann in *Bericht der naturwissenschaftlichen Gesellschaft zu Chemnitz* pag. 51—54.

Die Conchylien von Chemnitz und Umgegend.

1891. P. Ehrmann, *Nachtrag zur Gastropodenfauna der Umgegend von Leipzig* in *Sitzungsberichte der naturforschenden Gesellschaft zu Leipzig*, 17/18. Jhrg. pag. 76.

1892. Simroth, in *Sitzungsberichte der naturforschenden Gesellschaft zu Leipzig*.

Amalia marginata bei Schandau.

1892. Thiele in *Sitzungsberichte der naturwissenschaftlichen Gesellschaft Isis in Dresden*. *Acicula polita* von Heller im Rabenauer Grund gefunden.

1893. E. Neumann im *Nachrichtenblatt der deutschen malakozoologischen Gesellschaft*.

Die Molluskenfauna des Königreichs Sachsen.

Enthält 120 Arten und 15 Varietäten, ohne Berücksichtigung der meisten älteren Litteratur.

1893. Otto Wohlberedt in *Abhandlungen der naturforschenden Gesellschaft, Görlitz* p. 176.

20 Arten Schnecken vom Rotstein. Oberlausitz.

1894. H. Simroth, in *Berichte der naturforschenden Gesellschaft in Leipzig*.

Amalia marginata in Sachsen.

1894. H. Simroth in *Nachrichtenblatt der deutschen malakozoologischen Gesellschaft, Frankfurt a. M.*

Die Molluskenfauna von Sachsen.

Nachtrag zu Ehrmanns und Neumanns Verzeichnissen.

1898. Th. Reibisch in *Sitzungsberichte der naturwissenschaftlichen Gesellschaft Isis, Dresden* pag. 4.

Helix candicans Zgl. im Plauenschen Grunde.

Ausser den vielen Touren, die ich durch Sachsen machte, lieferten mir zahlreiche Beiträge zu meiner kleinen Arbeit die Herren:

Ortsrichter Aug. Weise, Ebersbach, Präparator Albert Protz, Königsberg, Dr. Paul Trübsbach, Chemnitz und Steuerexpedient Kleindienst, Chemnitz, denen ich für die gültige Unterstützung hiernit nochmals verbindlichst danke.

Um eine bessere Übersicht zu bekommen, sind die bisher bekannten Fundorte nach Gebieten geordnet, wie dies mein Freund Merkel in seiner sehr zu empfehlenden Molluskenfauna von Schlesien gethan hat.

Es bedeuten:

L = Lausitzer Gebirge einschliesslich der Zittauer Berge.

S = Sächsische Schweiz einschliesslich Elbsandstein-gebirge und Elbthal bis Meissen.

E = Erzgebirge einschliesslich der Vorberge und der Dresdener „Gründe“, soweit dieselben nicht zum Elbthal gehören.

V = Vogtland im weitesten Sinne einschliesslich des Elstergebirges.

F = Ebene, ungefähr nördlich der Städte Chemnitz, Freiberg, Dresden.

Mollusca Cuvier.

A. Klasse Gasteropoda Cuvier.

Bauchfüsser, Schnecken.

I. Ordnung: **Pulmonata** Cuvier.

Lungenschnecken.

(Inoperculata, Deckellose.)

1. Unterordnung: **Stylommatophora** A. Schmidt.

Landschnecken.

aa. Agnatha Mörch.

1. Familie **Testacellidae**.

1. Gattung: **Daudebardia** Hartmann.

1. *D. rufa* Férussac.

Ziemlich selten, meist in gebirgigen Gegenden.

S. Lössnitz; Mordgrund bei Dresden; Gottleubathal. E. Plauenscher und Rabenauer Grund; Tharandt. F. Lichtenwalde bei Chemnitz.

2. *D. brevipes* Férussac.

Wie vorige.

S. Hosterwitz bei Dresden. E. Tharandt. F. Unterhalb Schloss Döben bei Grimma.

2. Familie **Limacidae.**

2. Gattung **Amalia** Moquin Tandon.

3. *A. marginata* Draparnaud.

In Sachsen sehr selten, nur an kalkreichen Stellen.

S. Schandau. **E.** Freiberg (Simroth). **F.** Schloss Döben bei Grimma; Filsen; Lichtenwalde.

3. Gattung **Limax** Müller.

4. *L. laevis* Müller.

An sehr feuchten Plätzen, auf Wiesen, unter Steinen, häufig im Gebiet; Wohl meist übersehen.

S. Elbufer bei Schandau. **V.** Schneckenstein bei Tannenbergsthal. **F.** Bei Leipzig auf Wiesen und in Gärten.

5. *L. agrestis* Linné.

In ganz Sachsen gemein.

6. *L. cinereo-niger* Wolff.

Trotz der Angabe weniger Fundorte doch wohl häufig im ganzen Gebiet.

L. Rotstein; Ebersbach. **S.** Kötzschenbroda. **F.** In der Harth bei Leipzig; Döben; Lichtenwalde.

Var. harveri, Heynemann.

E. Rienenmühle.

7. *L. cinereus* Lister.

Nicht häufig, sehr zerstreut.

L. Ebersbach. **S.** Kötzschenbroda bei Dresden. Schrammstein bei Schandau. **F.** Leipzig.

8. *L. tcnellus* Nilsson.

Wohl häufig im Gebiet, besonders im Spätherbst unter Pilzen.

L. Nicht beobachtet. **S.** Nach Simroth; Schandau. **E.** Bienenmühle; Plauenscher und Rabenauer Grund. **V.** Im Wudel bei Friesen. **F.** Selten in der Aue bei Leipzig.

9. *L. variegatus* Draparnand.

Häufig durch das Gebiet in Kellern. Die Beobachtungen im Freien beruhen auf Verwechslung.

L. Ebersbach. S. Kötzschenbroda bei Dresden; Niederwartha bei Meissen. V. Zwickau. F. Leipzig; Frankenberg; Chemnitz.

10. *L. arborum* Bouché.

An Bäumen, sehr zerstreut im Gebiet.

E. Freiberg. V. Wiesenburg (verschleppt durch Flössholz). F. Rosenthal und Harth bei Leipzig.

3. Familie **Vitridae.**

4. Gattung **Vitrina** Draparnand.

11. *V. pellucida* Müller.

Überall häufig im ganzen Gebiet.

12. *V. diaphana* Draparnaud.

Stellenweis häufig, meist an sehr feuchten Plätzen.

L. Ebersbach; Oybin; Weinau bei Zittau. S. Bei Dresden. E. Tharandt; Geisingberg; Annaberg; Bockathal. V. Wildenfels. F. Jahna; Furth; Leipzig; Lichtenwalde.

Var. heynemanni Koch.

L. Ebersbach.

13. *V. elongata* Draparnaud.

Selten, meist in gebirgigen Gegenden.

L. Ebersbach. S. Zschonergrund bei Dresden. E. Bärenstein; Rabenauer- und Plauenscher Grund; Tharandt; Geisingberg; Schloss Stein; Frauenstein; Hartenstein. V. Sehr zerstreut. F. Jahna; Leipzig; Lichtenwalde, Hilbersdorf und Draisdorf bei Chemnitz; Döben.

Gattung **Hyalina** Férussac.

14. *H. cellaria* Müller.

Häufig in ganz Sachsen, besonders in bergigen Gegenden.

L. Häufig an verschiedenen Orten. **S.** Gottliebthal; Mordgrund bei Dresden; Loschwitz. **E.** Augustusburg Lauenstein; Hoheneck bei Stollberg; Stein; Hartenstein. **V.** Göltzschthalbrücke; Schloss Mylau; Neumark; Herlasgrün; Ruine Liebau im Elsterthal; Bad Elster; Reichenbach; Ruine Isenburg bei Jocketa; Schönau bei Zwickau. **F.** Vereinzelt im Rosenthal. In einem Gewächshaus in Zweinaundorf; Draisdorf und Euba bei Chemnitz; Oberreinsberg; Lichtenwalde; Schloss Döben.

15. *H. glabra* Studer.

Ziemlich zerstreut.

L. Ebersbach. **S.** Wehlen; Mordgrund bei Dresden; Kötzschenbroda; Loschwitz; Niederlössnitz; Wachwitz; Meissen. **E.** Dippoldiswalde. **V.** Zwickau.

16. *H. draparnaldii* Beck.

Bis jetzt nur in Gewächshäusern des botanischen Gartens in Leipzig beobachtet.

17. *H. alliaria* Müller.

Wird wohl meist mit anderen Hyalinen verwechselt, trotzdem lebende Exemplare durch ihren intensiven Knoblauchgeruch leicht zu erkennen sind.

S. Mordgrund bei Dresden; Loschwitz; Lössnitz; Ruine Wehlen. **E.** Rabenauer Grund. **V.** Altschönfels bei Zwickau.

18. *H. nitens* Michaud.

Zerstreut im ganzen Gebiet.

L. Rotstein; Löbauer Berg. **V.** (Waldhaus bei Greiz.) **F.** Blankenburg bei Borna; Auewälder bei Leipzig.

19. *H. nitidula* Draparnand.

Nicht häufig.

E. Tharandt; Einsiedel. **V.** Zwickau; (Waldhaus bei Greiz.)
F. Rosenthal bei Leipzig.

20. *H. pura* Alder.

Häufig im ganzen Gebiet, jedoch nicht in den höheren Gebirgen (soweit in unserem Gebiet von solchen überhaupt zu reden ist).

L. Ebersbach; Weinau bei Zittau; Rotstein. **S.** Spaarberge bei Meissen. **E.** Tharandt; Hartenstein; Augustusburg; Schloss Stein; Rabenhorst bei Maxen; Plauenscher Grund. **V.** Oberreichenbach; Schönbach; Steinicht im Elsterthal; Schloss Voigtsberg. **F.** Döbeln; am Briesnitz und Rosenthal bei Leipzig; Döben bei Grimma. *var. viridula* Menke. **E.** Geising.

21. *H. radiatula* Alder.

Zerstreut in den Gebirgen.

L. Ebersbach; Zittau; Löbauer Berg. **S.** Niederwartha bei Meissen; Schandau. **E.** Wolkenstein; Plauenscher und Rabenauer Grund; Zöblitz. **F.** Lichtenwalde.

Gattung *Vitrea* Fitzinger.

22. *V. crystallina* Müller.

Verbreitet im ganzen Gebiet.

L. Ebersbach; Zittau; Weinau bei Zittau. **S.** Mordgrund bei Dresden. **E.** Geisingberg. **V.** Nicht beobachtet. **F.** Lichtenwalde und Draisdorf bei Chemnitz; Blankenburg bei Borna; Oberrabenstein; Leipzig.

23. *V. diaphana* Studer.

An feuchten Orten zerstreut im Gebiet.

L. Nicht beobachtet. **S.** Kötzschenbroda. **E.** Hartenstein; Rabenauer Grund; Tharandt. **F.** Markersdorf; Draisdorf bei Chemnitz; Oberrabenstein; Blankenburg bei Borna; Burgaue bei Leipzig; Lichtenwalde.

Gattung **Conulus** Fitzinger.

24. *C. fulvus* Müller.

Bei uns nicht häufig, doch wohl meist übersehen.

S. Mordgrund bei Dresden. **E.** Geisingberg; Bärenstein.
V. Reichenbach; Oberreichenbach. **F.** Aue bei Leipzig. Döben bei Grimma.

Gattung **Zonitoides** Lehmann.

25. *H. nitida* Müller.

In der Ebene und auf niederen Bergen häufig an sehr feuchten Stellen.

L. Ebersbach. **S.** Schandau; Elbufer bei Dresden.
E. Annaberg. **V.** Cunsdorf und Friesen bei Reichenbach; Netzschkau; Bad Elster. **F.** Leipzig; Niederwartha; Canitz bei Oschatz; Chemnitz; Furth und Neuhilbersdorf bei Chemnitz.

Gattung **Arion** Férussac.

26. *A. empiricorum* Férussac.

Überall häufig, besonders nach Regen und an feuchten Stellen.

L. S. E. V. F.

var *rufus* Linné.

S. Kötzschenbroda. **E.** Tharandt. **V.** Weidmannsruhe im Werdauer Wald; Friesen bei Reichenbach; **F.** Chemnitz.

27. *A. subfuscus* Draparnaud.

Bis jetzt wenig beobachtet, doch wohl meist übersehen.

L. Rotstein (häufig). **S.** Schandau **E.** Plauenscher und Rabenauer Grund. **V.** Schneckenstein bei Tannenbergsthal; am Walkholz bei Reichenbach. **F.** Harth, Rosenthal und Aue bei Leipzig.

28. *A. hortensis* Férussac.

Allenthalben häufig, steigt nicht soweit ins Gebirge als der nächste.

S. Umgegend von Dresden. E. Plauenscher Grund; Tharandt; Weissenborn. V. Friesen bei Reichenbach; Planitz bei Zwickau; im Wudel bei Friesen. F. In der Aue bei Leipzig gemein.

29. *A. bourguignati* Mabilie.

Weniger häufig als der vorige.

S. Schandau. E. Plauenscher Grund; Bienenmühle. V. (Greizer Schlossberg.) F. Aue und Gärten bei Leipzig häufig.

30. *A. brunneus* Lehmann.

Selten, bis jetzt wenig beobachtet.

E. Nach Simroth. F. Dübener Haide.

31. *A. intermedius* Normann.

Selten, bis, jetzt wenig beobachtet.

E. Rochsberg im Muldenthal. F. Harth bei Leipzig.

Familie **Helicidae**.

Gattung **Patula** Held.

32. *P. pygmaca* Draparnaud.

Häufig im Gebirge.

L. Ebersbach. Neissethal. S. Kötzschenbroda; Mordgrund bei Dresden. E. Geisingberg; Wolkenstein. F. Lichtenwalde.

33. *P. rotundata* Müller.

Sehr häufig im ganzen Gebiet.

L. Ebersbach; Oybin u. a. O. S. Lössnitz; Kötzschenbroda; Keppgrund; Cotta, Schandau. E. Tharandt; Annaberg; Wolkenstein; Augustusburg; Plauenscher und Rabenauer Grund. V. Überall häufig. F. Döbeln; Draisdorf bei Chemnitz; Rochsburg bei Penig; Leipzig.

34. *P. ruderata* Studer.

Im Gebirge, sehr zerstreut.

L. Oybin. E. Geisingberg; Nassau bei Frauenstein.

Gattung **Helix** Linné.

1. Gruppe **Acanthinula** Beck.

35. *H. aculeata* Müller.

Sehr zerstreut, wird wohl meist übersehen, da die kleine zierliche Schnecke infolge ihrer Behaarung meist mit Schmutz besetzt ist.

S. Wehlen; Mordgrund bei Dresden. **E.** Hainsberg und Tharandt. **V.** Wildenfels. **F.** Bei Leipzig.

2. Gruppe **Vallonia** Risso.

36. *H. pulchella* Müller.

Überall häufig.

L. Ebersbach; Oybin. **S.** Schandau; Kötzschenbroda; bei Dresden sehr häufig. **E.** Wolkenstein; Tharandt. **V.** Mylau; Herlasgrün. **F.** Chemnitz; Leipzig.

37. *H. costata* Müller.

Weniger häufig als die vorige Art.

S. Ruine Wehlen; Strehlen; Mordgrund bei Dresden; Kötzschenbroda; Hellerschenke; Loschwitz; Ruine Gersdorf; Scharfenberg bei Meissen. **V.** Altschönfels bei Zwickau; Reichenbach; Göltzschthalbrücke; Schloss Mylau; Ruine Liebau; Steinicht im Elsterthal. **F.** Leipzig; Sachsenburg.

3. Gruppe **Trigonostoma** Fitzinger.

38. *H. obvoluta* Müller.

In bergigen Gegenden häufig unter hohlliegenden Steinen.

L. Löbauer Berg. **S.** Keppgrund bei Dresden; Zschonergrund; Scharfenberg bei Meissen. **E.** Plauenscher Grund; Wolkenstein. **V.** Herlasgrün; Elsterthal; Ruine Liebau; Triebthal; Ruine Isenburg bei Iocketa, Stein. **F.** Döbeln; Draisdorf und Lichtenwalde bei Chemnitz; Höllennühle bei Penig; Rochsburg; Blankenburg bei Borna; Döben.

39. *H. holoserica* Studer.

Ziemlich selten im Gebirge.

L. Oybin (519 m). S. Cottaer Spitzberg. E. Tharandt; zwischen Tharandt und Hainsberg: Plauenscher Grund; Rabenauer Grund; Wolkenstein.

forma *minor*.

E. Geisingberg.

Gruppe **Triodopsis** Rafinesque.

40. *Helix personata* Lamarck.

Häufig in den sämtlichen Gebirgen und bergigen Gegenden unter Steinen.

L. Lausche; Löbauer Berg. S. Liebenthaler Grund; Sebnitzgrund. E. Tharandt; Plauenscher Grund; Rabenauer Grund; Rabenhorst bei Maxen. V. Steinicht im Elstertal. F. Döben bei Grimma; Lichtenwalde und Draisdorf bei Chemnitz; Höllmühle bei Penig; Oberreinsberg.

Gruppe **Petasia** Beck.

41. *H. bidens* Chemnitz.

Ziemlich selten in der Ebene.

L. Weinau bei Zittau. . Jahna; Stüntz und Crostewitz bei Leipzig.

Gruppe **Fruticicola** Held.

42. *H. unidentata* Dräparnand.

Selten, bis jetzt nur im Erzgebirge gefunden.

E. Rabenhorst bei Maxen; Tharandt; Wildenfels.

43. *H. hispida* Linné.

Häufig im ganzen Gebiet.

L. Ebersbach; Bautzen. S. Schandau; Cotta bei Dresden; Kossebaude; Zschonergrund; Albrechtsburg bei Meissen. E. Annaberg; Wolkenstein; Augustusburg; Frauenstein;

Hainsberg. V. Reichenbach; Lochhaus im Elsterthal; Schloss Mylau; Schloss Voigtsberg; Stein. F. Lichtenwalde und Dittersdorf bei Chemnitz; Blankenburg bei Borna; Mittweida.

44. *H. sericea* Draparnaud.

Sehr zerstreut im Gebiet.

L. Rathen an der Elbe; Mordgrund bei Dresden; Mickten; Kötzschenbroda; E. Tharandt; Hartenstein: Weissenborn an der Mulde. V. Nicht beobachtet. F. Leipzig; Markersdorf und Lichtenwalde bei Chemnitz.

45. *H. rubiginosa* Ziegler.

An sehr feuchten Stellen in der Ebene.

F. Bienitz bei Leipzig.

46. *H. umbrosa* Pařtsch.

Bei uns in Sachsen ziemlich weit verbreitet und häufig.

L. Bautzen. S. Schandau; Ruine Wehlen; Weblener Grund; Lössnitzgrund; Zschonergrund. E. Tharandt; Rabenauer Grund; Hartenstein; Bärenstein; Wolkenstein; Stein; Maxen; Ruine Rechenberg bei Bienenmühle. V. Gottesacker bei Reichenbach; Wiesenburg.* F. Sachsenburg; Lichtenwalde bei Chemnitz; Kriebstein bei Waldheim; Boritz bei Riesa; Oberreinsberg; Connewitz bei Leipzig; Rochlitz; Döben.

* Hierher gehört wohl *H. rufescens*, welche Wichmann von Wiesenburg angiebt.

47. *H. strigella* Draparnaud.

Sehr zerstreut in Sachsen.

L. Rotstein; Sohland a. d. Spree. S. Loschwitz; Lössnitz, Kötzschenbroda. E. Tharandt. V. Reichenbach; am Lochhause im Elsterthal; Schloss Mylau. F. Lichtenwalde bei Chemnitz.

48. *H. fruticum* Müller.

Überall recht häufig.

L. Rotstein. S. Loschwitz; Wehlen; Schandau; Zschonergrund bei Dresden; Kötzschenbroda; Gauernitz;

Cossebaude; Lössnitz; Elbthal: Zaschendorf bei Meissen. E. Plauenscher Grund; Tharandt; Rabenauer Grund; Annaberg. V. Elsterthal; Mylau; Elsterberg; bei Zwickau gemein. F. Draisdorf und Lichtenwalde bei Chemnitz; Leisnig; Rochsburg bei Penig; Blankenburg bei Borna; Leipzig; Alt Zella.

49. *H. incarnata* Müller.

Ziemlich häufig.

L. Löbauer Berg; Bautzen; Weinau bei Zittau. S. Niederwartha; Kemnitz bei Dresden; Schandau. E. Wolkenstein; Rabenauer Grund. V. Ruine Liebau im Elsterthal. F. Lichtenwalde, Draisdorf und Schlosschemnitz bei Chemnitz; Chemnitz; Leipzig.

var. *tecta* Pfeiffer.

S. Cossebaude. E. Tharandt; Augustusburg; Stein.

Gruppe *Chilotrema* Leach:

50. *H. lapicida* Linné.

In bergigen Gegenden überall häufig.

L. Bautzen; Oybin; Löbauer Berg; Rotstein. S. Schandau; Wehlen; Loschwitz; Elbthal; Kötzschenbroda; Trachenberg; Cossebaude; Spaarberge und Scharfenberg bei Meissen; Ruine Gersdorf. E. Wolkenstein; Augustusburg; Maxen; Lauenstein; Annaberg. V. Überall häufig. F. Lichtenwalde und Draisdorf bei Chemnitz; Döben;

f. albina.

L. Oybin. F. Lichtenwalde bei Chemnitz.

Gruppe *Arionta* Leach.

51. *H. arborum* Linné.

Häufig; ändert vielfach ab. doch sind bestimmte Varietäten, bis auf die kleinere Gebirgsform, noch nicht beobachtet worden.

L. Löbauer Berg; Rotstein; Lausche; Ebersbach; Bautzen; Kamenz. S. Schandau; Wehlen; Friedrichsgrund

bei Pillnitz; Kötzschenbroda; Loschwitz. **E.** Wolkenstein; Rabenauer Grund; Hartenstein; Augustusburg; Frauenstein; Maxen; Annaberg; Ruine Rechenberg bei Bienemühle; Mickten; Geisingberg; **V.** **Ziemlich selten** (wie überhaupt im ganzen Vogtland). Reichenbach und Stein. **F.** Lichtenwalde und Dittersdorf bei Chemnitz; bei Riesa; Waldheim; Leisnig; Leipzig; Döben.

Gruppe **Xerophila** Held.

52. *H. candicans* Studer.

E. Oberhalb des Plauenschen Grundes vor ca. 50 Jahren ausgesetzt, wo sie ganz leidlich fortkommt. Die Exemplare stammen von Prag. **E.** Lichtenwalde (1 totes Exemplar, vielleicht eingeschleppt.)

Westliches Gebirge nach Glessin pag. 192. (*H. candicans* wurde ferner bei Klein-Priesen an der Elbe, oberhalb Tetschen beobachtet.)

53. *H. ericetorum* Müller.

E. Westliches Erzgebirge nach Glessin, pag. 189.

Ferner auch von Schmidt, Binnenmoll. N. Deutschlands für das Königreich Sachsen aufgeführt (pag. 2).

54. *H. candidula* Studer.

Kommt nach Schmidt, pag. 20, im westlichen Teil des Königreichs Sachsen vor.

Gruppe **Tachea** Risso.

55. *H. austriaca* Mühlfeldt.

Wurde aus Böhmen durch die Elbe eingeschleppt und findet sich jetzt allenthalben häufig an den Elbufern. **S.** Wehlen; Pillnitz; Loschwitz; Hoflössnitz; Kötzschenbroda; Oberpoyritz; Meissen; Spaarberge bei Meissen.

56. *H. nemoralis* Linné.

Überall häufig besonders nach dem Vogtlande zu, wo *H. hortensis* seltener wird.

L. Ebersbach; Bautzen. **S.** Bei Dresden häufig.

E. Annaberg. V. Reichenbach; Mylau; überall gemein.
F. Markersdorf, Lichtenwalde und Draisdorf bei Chemnitz;
Chemnitz; Leipzig; Furth und Glösa

var. *roseolabiata*.

S. Kötzschenbroda, Lössnitz.

Mariaella Gray.

Von

Dr. O. v. Möllendorff.

In einem jüngst erschienenen Aufsätze (Proc. Mal. Soc. London III. 3, p. 147—155) weist Mr. W. M. Webb überzeugend nach, dass *Tennentia* Humb. (1862), *Vega* Westerl. (1887) und *Dekhania* Godw. Aust. (1888) sämtlich identisch mit *Mariaella* Gray (1855) sind. Sogar die 3 Arten *dussumieri* Gray, *thwaitesii* Humb. und *nordenskioldi* West. werden für eine und dieselbe erklärt. Die Anomalie, dass dieselbe Art unverändert auf den Seychellen (*dussumieri*) und Ceylon (*thwaitesii*) vorkomme, stört ihn dabei nicht, da ein früherer Landzusammenhang mit Sicherheit anzunehmen sei. Das würde aber doch nur erklären, dass dieselbe Gattung auf beiden Inseln verbreitet sei; das Vorkommen einer gar nicht differenzirten Art bliebe ein sehr auffallendes Faktum, was eher auf Einschleppung mit Pflanzen schliessen liesse. Nun hat aber Cockerell (Nautilus XII 1898, p. 9) darauf hingewiesen, dass unweit der Travankur-Berge, von welchen Godwin-Austen's *Dekhania beddomei* stammt, ein Ort Mahé liegt, der eine französische Besingung ist. Da nun *Dussumier* auch Indien besucht hat -- anders als von Indien her wird er auch schwerlich Schiffsverbindung nach den Seychellen gefunden haben. — so liegt die Vermuthung nahe, dass Gray den Ort Mahé in

Südwestindien mit der Insel Mahé, Seychellen, verwechselt hat und dass *Mariaella dussumieri* von Südindien stammte, in welchem Falle die Identität der Ceylon-Form mit ihr nicht auffallen könnte. Dies wird nun auch dadurch wahrscheinlich, dass Dr. Brauer, der die Insel Mahé sehr gründlich durchforscht und namentlich auch kleine Arten zahlreich dort gesammelt hat, keine *Mariaella* daselbst auffand (vergl. Martens Moll. Seych. 1898).

Was mich besonders bei der Frage interessirt, ist die Stellung von *Tennentia philippinensis* Semper und meiner beiden Arten *T. quadrasi* und *carinata*, ebenfalls von den Philippinen. Nach Webb zeigt Semper's Beschreibung erhebliche Differenzen von *Mariaella* (-*Tennentia* Humb.), namentlich im Centralzahn der Radula und in der sitzenden (sessile) Spermatheca, wodurch sie sich Parmarion näherte. Semper bezeichnet die Geschlechtstheile als fast völlig übereinstimmend mit denen von Parmarion. Dagegen weicht die Radula durch den einfachen, pfriemenförmigen Mittelzahn auch von dieser Gattung ab, welche ebenso wie *Mariaella* einen dreispitzigen Mittelzahn aufweist. Es wird daher wohl nichts anderes übrig bleiben, als für die Philippinen eine neue Gattung zu errichten, welche mit *Tennentia*(-*Mariaella*) nur den völlig geschlossenen Mantel und die dadurch innere Schale gemein hat, sich in den Geschlechtstheilen Parmarion anschliesst, aber eine sehr verschiedene Radula besitzt. Ich schlage dafür *Philippinella* vor.

Mr. Webb bemängelt die Aufstellung meiner Arten (er setzt „species“ in Anführungszeichen), namentlich der Kürze der Diagnosen wegen und weil sie bloss nach äusseren Kennzeichen beschrieben seien. Beide Tadel treffen indessen in noch höherem Masse die von ihm anerkannte Gattung und Art Gray's, die ebenfalls ohne anatomische Untersuchung und mit noch kürzerer Diagnose als die meinigen beschrieben wurden. Bei mir kam es darauf an, die Unter-

schiede von „Tennentia“ philippinensis Semper hervorzuheben, was mir, glaube ich, gelungen ist. Eine andere Frage ist es, ob man zur Beschreibung eines Mollusks überhaupt ohne anatomische Untersuchung schreiten darf. Solange sich unsere Systematik noch im gegenwärtigen Uebergangsstadium befindet, ist eine absolute Sicherheit in der Gattungszuweisung allerdings ohne Untersuchung der inneren Organe noch nicht zu erreichen. Aber so wenig vom Systematiker in anderen Thierklassen, z. B. den Insekten, eine stets erneute Untersuchung der inneren Organisation erfordert wird, so werden wir hoffentlich auch noch dahin kommen, dass die Bestimmung von Schnecken nach kenntlicher Beschreibung der äusseren Merkmale allein möglich wird.

K o w n o, Januar 1899.

Die Phenacohelicien.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Für eine Reihe von eigenthümlichen neuseeländischen Helicien stellte Hüttón (Transact. N. Z. Inst. XVI 1883 p. 199) die Familie *Charopidae* auf, die als ein Mittelglied zwischen den Zonitiden und Patuliden betrachtet werden kann. Sie ist hauptsächlich durch das Vorhandensein einer Schleimpore charakterisirt, während der stegognathe Kiefer und die Radula sich mehr Patula anschliessen. Die Schale ist etwas wechselnd, doch immer mit scharfem Mundsäum und imperforirt oder eng genabelt. Der Name war unglücklich gewählt, da Charopa Alb eine echte Patulide, *Ch. coma*, zum Typus hat und *Charopa* Hutt. mit dem Typus ide Gray ungenannt werden musste (*Patulopsis* Suter, non Streb., *Suteria* Pilsbry). Suter, dessen Untersuchungen der Weichtheile von einer Reise neuseeländischer

Arten Hutton's Auffassung bestätigte, taufte deshalb die Familie um und zwar *Phenacohelicidae*, nach der neuen Gruppe *Phenacohelix* Suter für die vermeintlichen Fruticicolen *pilula*, *granum* und *chordata*, deren Zugehörigkeit zu der Familie er nachwies. (Transact. N. Z. Inst. XXIV 1891 p. 270).

Pilsbry (in Tryon Man. Fulm. IX 1894 p. 10) weist die Familie zurück und vereinigt die hierher gehörigen Gruppen zu einer Gattung, *Flammulina* Mart., die er der Familie Endodontidae einreicht, ein mir um so unbegreiflicherer Rückschritt, als nicht einmal der Geschlechtsapparat, von dem Pilsbry alles Heil für die Systematik erwartet, bekannt ist. Ob man die zahlreichen Gruppen als Gattungen oder Untergattungen behandelt, ist für mich nebensächlich. Da sie nach der Schale wohlgeschieden scheinen, so dass man, wenigstens nach dem mir zugänglichen Material, kaum bei einer Art zu schwanken hat, welcher Gruppe man sie zutheilen soll, so bin ich mehr für Selbstständigkeit. Dagegen scheint mir die Beibehaltung einer besonderen Familie für diese Gruppen unumgänglich nothwendig. (Vergl. Mölldff. Nachr. Bl. 1895 p. 157.) Auch Suter (Ann. Mag. N. H. (6) XIII, 1894, p. 62) tritt für ihre Selbstständigkeit ein. Er hebt hervor, dass auch wenn man dem Vorhandensein der Schleimpore keinen zu hohen Werth beimisst, doch auch sonst erhebliche Unterschiede vorhanden sind. Der Kiefer ist bei den Phenacoheliciden stets gefaltet (stegognath), bei den Patuliden nur gestreift, die Radula der ersteren nennt er mehr oder weniger pseudozonitoid, bei den letzteren mehr helicoid.

Unsere Kenntniss der interessanten Familie hat nun neuerdings eine wesentliche Bereicherung erfahren. Zunächst untersuchte Suter eine *Pella* (*Trachycystis* Pilsbry, wegen *Pella* Steph. 1832) von Südafrika. Dieselbe besass, im Gegensatz zu Pilsbry's Angabe, eine Schleimpore, einen

stegognathen Kiefer und eine der von Flammulina äusserst ähnliche Radula, so dass er die Gruppe direkt neben Flammulina stellen will. Er schliesst daraus auf einen antarktischen Ursprung der Fauna von Südafrika, Tasmanien und Neuseeland und macht auf die fernere Analogie von *Aerope* und *Rhytida* (besser *Paryphanta*) aufmerksam.

Dass *Helix hookeri* Reeve von den Kerguelen nach der Schale den Phenacoheliceden am nächsten steht, habe ich schon früher hervorgehoben (Nachr. Bl. 1895 p. 158). Die Anatomie scheint mindestens nicht dagegen zu sprechen. Die Sohle ist dreitheilig, eine Schleimpore ist nicht erwähnt, aber auch nicht gesagt, dass sie fehle. Radula und Kiefer stimmen wie die Schale recht gut zu Phenacohelix. Dieses Vorkommen unterstützt mithin Suter's obige Theorie sehr wesentlich.

Ich glaube nun auch die Gruppe *Pilula* Mart. von den Seychellen für *H. praetumida* Morel, dieser Familie einreihen zu sollen. Nach Wiegmann (Moll. Seych. 1898 p. 68) hat die Art eine Schleimpore, einen stegognathen Kiefer und eine Radula, die mir zu Flammulina gut zu passen scheint. Wiegmann hebt (p. 71) selbst hervor, dass die Gruppe Charaktere der Zonitiden mit einem Kiefer und einer Bezahlung nach dem Heliceen-Typus vereinige. Das ist aber gerade die oben hervorgehobene Familieneigenthümlichkeit der Phenacoheliceden, zu denen *Pilula* mithin neben *Trachycystis* gehört.

Wenn, wie ich mit Suter vermute, schliesslich *Amphidoxa* von Juan Fernandez und *Stephanoda* von Südamerika doch auch eine nähere Verwandtschaft mit Flammulina ergeben werden, so wäre der Ring geschlossen und die von Hutton und Jhering aufgestellte Theorie eines alten antarktischen Landzusammenhangs trotz Pilsbry's Widerspruch mindestens sehr plausibel gemacht.

Einstweilen können wir der Familie mit Sicherheit folgende Verbreitung zuschreiben:

Fam. **Phenacohelicidae** Suter.

- Gen. *Flammulina* Mart. — Neuseeland, Tasmanien.
- Gen. *Gerontia* Hutt. — Neuseeland, Tasmanien.
- Gen. *Phacussa* Hutt. — Neuseeland, Tasmanien.
- Gen. *Therasia* Hutt. — Neuseeland.
- Gen. *Pyrrrha* Hutt. — Neuseeland.
- Gen. *Phenacohelix* Suter. — Neuseeland Tasmanien, Australien, Neu Caledonien?, Kerguelen?
- Gen. *Allodiscus* Pilsbry. — Neuseeland, Tasmanien,
- Gen. *Suteria* Pilsbry. — Neuseeland, Tasmanien, Australien.
- Gen. *Thalassohelix* Pilsbry. — Neuseeland. Tasmanien, Australien.
- Gen. *Hedleyoconcha* Pilsbry. — Australien.
- Gen. *Pilula* Marts. — Seychellén.
- Gen. *Trachycystis* Pilsbry (Pella Alb.) — Süd-Afrika.

Eine zwar nicht für die Verbreitung der Phenacoheliden, aber für die Frage eines früheren antarktischen Landzusammenhangs bedeutsame Entdeckung machte Godwin-Austen, indem er bei einer äusserlich *Sitala* ähnlichen Schnecke von Ceylon nachwies, dass sie keine Schleimpore, einen haplogonen Geschlechtsapparat, einen polyplacognathen Kiefer und eine ebenfalls von den Zonitiden abweichende Radula besitzt. Er stellt dafür die Gattung *Philalanka* auf und rechnet sie zu den Endodontiden (Proc. Mal. Soc. III, 1898, p. 11). Zu diesen gehört sie nun freilich sicher nicht, schon des Kiefers wegen, aber auch nicht zu den Phenacoheliden, wie ich anfangs annehmen zu können glaubte, wegen der fehlenden Schleimpore. Sie scheint mir vielmehr *Phrixgnathus* am nächsten zu stehen, auch nach der Schale. Das Vorkommen einer dieser neuseeländisch-tasmanischen Gattung verwandten Gruppe auf Ceylon scheint mir ebenfalls die obige Theorie zu unterstützen.

Kowno, Januar 1899.

Die Fauna der Cocosinsel.

Von

Dr. W. Kobelt.

Der im Literaturbericht erwähnten Arbeit von Ed. von Martens entnehmen wir folgende zoogeographisch hochinteressante Betrachtungen:

Die Cocos-Inseln, politisch von Costa Rica in Anspruch genommen, liegen im Stillen Ocean, südwestlich von Costa Rica in der Richtung und beinahe halbwegs nach den Galapagos-Inseln. Diese letzteren haben eine sehr eigenthümliche Fauna, die aber doch wesentlich an die südamerikanische sich anlehnt, gewissermassen aus südamerikanischen Elementen spezialisirt ist; so schliessen sich die dieser Inselgruppe eigenthümlichen dickschnäbeligen Finken systematisch zunächst an die südamerikanischen Kardinalfinken, die charakteristische EidechsenGattung *Amblyrhynchus* an Iguana, die den Galapagos eigenthümliche und daselbst die Mehrzahl der Landschnecken bildende Gruppe *Nesiotes* an die südamerikanische Gattung *Bulimulus*. Auf der Cocos-Insel ist kein *Nesiotes* gefunden, überhaupt keine mit den Galapagos gemeinsame Landschneckengattung, mit Ausnahme der weitverbreiteten *Conulus*. Drei von den vier Arten weisen dagegen direkt nach den entfernteren polynesischen Inselgruppen hinüber als gemeinsame Art (*Opeas junceum* Gld.), oder als nächste Verwandte (*Tornatellina pittieri* n. und *Succinea globispira* n.). Dieses mag einigermaßen in der physikalischen Beschaffenheit der Insel liegen, ihrem Namen nach dürften Cocos-Palmen das Hauptsächlichste sein, was das Auge auf sich zieht, und daher nur kleine, leicht transportable Landschnecken (keine ist über 9 mm gross), wie sie in der Strandregion der tropischen Gegenden leben, vorkommen können, keine Felsen- und Gebirgsschnecken. Noch näher liegt die Erklärung, wenn

wir die Karte der Meeresströmungen in Berghaus' physikalischem Atlas betrachten. Der peruanische Kaltwasserstrom geht nordwärts bis zu den Galapagos und biegt sich dann nach Westen um, in die allgemeine (südliche) Passat-Trift einlenkend. Die nördliche Passat-Trift geht in breitem Zuge von Mexico nach den Philippinen, dem Passatwind entsprechend und einst der Fahrt der spanischen Gallionen von Acapulco nach Manila so günstig. Zwischen beiden aber schiebt sich gerade etwas nördlich vom Aequator, der Calmenzone entsprechend, in schmalen Streifen eine Gegenströmung von Westen nach Osten ein, gerade noch die Cocosinsel treffend; diese Strömung dürfte die Vorfahren der aufgeführten Landschnecken mittelst schwimmender Baumstämme oder sonstwie gebracht haben, worauf zwei derselben durch die räumliche Abtrennung sich zu neuen Arten umbildeten.

Dieselbe Strömung erklärt auch eine auffällige Ausnahme betreffs der geographischen Verbreitung der Landschnecken. Die früher künstlich ungränzte Gattung *Tornatellina* zerfällt nämlich nach Habitus und Vorkommen in zwei natürliche Gattungen, die eigentlichen *Tornatellina* mit flachen Windungen und derber Schale, auf den polynesischen Inseln, und die *Leptinaria* mit gewölbten Windungen und dünner Schale, in Central- und Südamerika, auch auf den Galapagos. Hiervon macht nur eine Art eine Ausnahme: *T. cumingiana* Pfr., den Eigenschaften der Schale nach zu den eigentlichen Tornatellinen gehörig, aber von Hugh Cuming vor etwa 60 Jahren bei Realejo an der Westküste von Centralamerika entdeckt; ein anderer Fundort oder späteres Wiederfinden ist meines Wissens nicht bekannt. Da Cuming auch auf den polynesischen Inseln gesammelt hat, könnte man annehmen, dass in der Fundortsangabe ein Irrthum vorgefallen und sie doch polynesisch sei, aber dieser Verdacht ist gar nicht erforderlich; von der genannten

Gegenströmung geht ein Arm, auf der Berghaus'schen Karte als Südostmonsun-Strom bezeichnet, längs der Westküste von Central-Amerika, Costarica, Nicaragua und Guatemala hin, und dieser kann die Cuming'sche Schnecke oder ihre Vorfahren von Polynesien nach Nicaragua gebracht haben. die Seltenheit, die Beschränkung auf einen Fundort und Findex. entspricht dann der Zufälligkeit des Transportes.—

Eine neue Pomatia aus Persien.

Von

G. Naegle.

Helix (Pomatia) Salomonica Naeg.

Testa imperforata aut subperforata, globulosa, solida, irregulariter plicato-striata, splendens, colore albo-flavescente, fasciis quinque vix distincte brunneis, angustis ornata: spira suboppressa, magno, obtuso, laevi, corneo apice; anfractus quatuor, quorum superiores convexi, ultimus tumidus. antice descendens; sutura profunda; apertura oblique rotundo-ovata, intus splendens, flavescens, fasciolata; peristoma simplex, rectum, intus tenui-labiatum; margo columellaris vix dilatatus, reflexus, appressus et interdum parvam rimam formans. Diam. 28:24 mm. Habit. Urmia Persiae.

Diese Pomatia steht der Hel. (Pomatia) pathetica Parr. nahe, unterscheidet sich aber leicht von derselben durch die constante gelblichweisse Färbung, die sehr schmalen, undeutlichen, fast fleckigen Bänder, durch den Glanz der epidermislosen Schale, sowie durch den ganz glatten Apex und das gänzliche Fehlen der Spiralsculptur, während die Hel. pathetica Parr. nur schwach gestreift und mit scharf gezeichneten, breiten Bändern versehen ist, kaum matten

Glanz hat und unter der Lupe auf den oberen Windungen bis zum Apex deutliche Spiralsculptur aufweist, auch stärker gelippt ist. Diese Helix Salom. von der nur wenige recente Stücke angekommen sind, wurde zu Ehren des Missionärs Salomon benannt, der mir diese in Salmas im Gebiete von Urmia mit anderen bekannteren Arten gesammelt hat.

Ein neuer Fundort von *Helix caperata* Mtg.

Von

V. von Koch.

Xerophila (Helix) caperata, Mtg. bisher in Deutschland nur von Sonderburg auf Alsen, wo auch ich dieselbe im Juni 1895 angetroffen und von Prof. Monra bei Cölleda in Thüringen bekannt, fand ich im Jahre 1897 in Mascherode bei Braunschweig auf und trat derselbe in dem feuchten Herbst 1898 und den milden Tagen des Januars dieses Jahres dort auf Aeckern und Rainen häufig in recht ansehnlichen Stücken auf. Dieselben ähneln den Thüringern vollständig, die Sonderburger sind etwas abweichend kugelig. Woher dieselben gekommen, ob aus Sämereien? Auf derselben Feldmark mit ihr zusammen kommen noch *Xerophila ericetorum*, M., *X. candidula* Stud und *X. striata*, M. nebst var. *nilsoniana* vor. Letztere fand Professor Nehring-Berlin auch im Löss bei Thjede. Die in der Provinz Sachsen, bei Halberstadt, Gundlenberg und am Harze bei Blankenburg und Wernigerode sich immer mehr ausbreitende *X. candidaus*, Zgl. gelang mir noch nicht in Mascherode anzusiedeln. *X. striata*, M. scheint seit 1886 bei Mascherode auszusterben, 1898 fand ich kein Stück mehr.

Literatur.

Fritsch, K. von, ein alter Wasserlauf der Unstrut. In Zeitschrift f. Naturw. Vol. 71 p. 17.

Enthält interessante Angaben über das Vorkommen von Lithoglyphus naticoides und Hemisinus acicularis nicht nur im präglacialen Diluvium des Unstrutgebietes, sondern auch in einer Kiesgrube bei Bornthal in der Gegend von Merseburg.

Martini — Chemnitz Conchylien Cabinet. Lfg. 438. Auriculacea, von Kobelt.

Zum erstenmal abgebildet werden Melampus phaeostylus Mlldff. t. 26, Fig. 1. 2., Mel quadrasi Mlldff. t. 20 Fig. 12, 13; — Auriculastra brachyspira Mlldff. t. 30, Fig. 3. 4. —

Cecconi, Dr. Giacomo, Contributo alla Fauna Vallombrosana. — In Bull. Soc. entomol. Italiana Anno XXX. 1898 p. 12—18.

Die Umgebung der bekannten italienischen forstwissenschaftlichen Lehranstalt hat, wie zu erwarten, eine ächte Apenninenfauna; Mediterranarten werden nur zufällig eingeschleppt, nur drei Formen von Testacella betrachtet der Autor als einheimisch. Einige grössere Helices haben eigene Varietäten ausgebildet; grössere Süsswasserschnecken und Najadeen fehlen ganz; einige nicht näher bestimmte Arten sind vielleicht neu.

Gregorio, A. de, Etudes sur le genre Amussium avec un Catalogue bibliographique et synonymique de tous les Peignes lisses et sublisses vivants et tertiaires du monde, appartenant aux genres Amussium, Pseudamussium, Propeamussium, Syncyclonema, Camptonectes, Variamussium etc. Avec un appendice sur le Pecten flabelliformis Brocchi, hyalinus Poli, magellanicus Gmel. — Palerme 1898. gr. 4^o. avec 7 pl. — Aus Annales Geol. et Paleont. — Non vidi. —

Martens, Ed. von, Landschnecken von der Cocos-Insel. In Sitz. Ber. Gesellsch. nat. Fr. Berlin 1898 p. 156.

Herr Pittier sammelte auf der zwischen den Gallapagos und Costarica gelegenen Inseln einen Conulus, Opeas junceum Gld., Tornatellina pittieri n. und Succinea globispira n. —

— —, *drei neue Arten von Landschnecken*. Ibid. p. 160.

Hemiplecta patens von Kari Moleng im östlichen Java; — *Papuina piliscus* und *Albersia obiensis* von Obi zwischen Batjan und Ceram.

Proceedings of the Malacological Society of London. Vol. III.
Nr. 3, Decbr. 1898.

p. 111. Smith, Edg. A., Large specimens of *Hippopus* and *Tridacna*.

p. 113. — — —, on the Land-Shells of Curacao and the neighbouring Islands. — *Neu Pineria bonairensis* p. 114 Fig. 1; — *Neosubulina* (n. gen.) *harterti* p. 115 fig. 2. Zusammen 10 sp.

p. 117. Crick G. C., Descriptions of new or imperfectly known species of *Nautilus* from the inferior Oolite preserved in the British Museum. — 11 n. sp., alle im Text abgebildet.

p. 140. Woodward, M. F., on the Anatomy of *Adeorbis subcarinatus* Mtg.

p. 147. Webb, W. M., on the anatomy and synonymy of the Genus *Mariaëlla* Gray. (-*Tennentia* Humb.-Vega Westerl.-*Dekhania* G. Au.) Die Gattung ist zunächst neben *Girasia* zu stellen.

p. 156. Babor, J. F., Note on *Ariunculus austriacus* n. sp. from the alps in Austria. —

p. 159. Sykes, E. R., Notes on Ceylon Land-shells, with descriptions of new species of *Cyathopoma* and *Thysanota*. — *Neu Cyathopoma conoideum* p. 159 t. 10 Fig 3; — *Cyath. colletti* p. 159 t. 10 fig. 1; — *Thysanota hispida* p. 100 t. 10 fig. 2. —

p. 162. Bullen, R. Ashington, Note on non-marine Mollusca obtained from holocene and pleistocene deposits of Buckland, Dower.

Kleinere Mittheilungen.

Ueber die Tiefseeforschungen der „Pola“ finden wir in den Annalen des k. k. naturhistorischen Hofmuseums in Wien p 2 einen kurzen vorläufigen Bericht. Es wurde sowohl im südlichen Theile des Rothen Meeres als im Golf von Suez gearbeitet; im Ganzen wurden 38 Drakezüge, meist mit günstigem Erfolg, vorgenommen; ausserdem wurde 52mal mit der Tratta und 26mal mit Schiessbaumwollminen gefischt. Die Tiefseefauna erwies sich, wie bei der geringen Tiefe der Strasse von Bab el-Mandeb nicht anders zu erwarten, als eben so arm, wie im Mittelmeer: ein dicker zäher Schlamm oder steinharte durchlöchernte Krusten überdecken auf grosse Strecken hin den Boden. Am reichsten erwies sich die Tiefe von 600—1000 m.

Auch die Nachrichten von der deutschen Tiefseeexpedition der *Valdivia* lassen gute Resultate erwarten. Für den Malakozoologen hat

es besonderes Interesse, dass das Schiff acht Tage lang auf der Agulhasbank gearbeitet und trotz stürmischen Wetters reiche Ausbeute gemacht hat. Ko.

Die reichen Lokalsammlungen unsere verstorbene Mitglieder Dr. Rössmann-Malborghet und Hauptmann Tschapck-Wien, sind vom Wiener Hofmuseum angekauft und somit der Wissenschaft erhalten worden. Ko.

Der bekannte Sammler F. Sikora ist wieder nach Fort Dauphin auf Madagaskar zurückgekehrt und nimmt seine Sammelthätigkeit wieder auf. Briefe sind über Marseille zu dirigiren.

Necrologie.


Am 1. September 1898 starb in Hobarttown auf Tasmanien Capt. Charles E. Beddome; im November in Neapel der Professor der Zoologie und Direktor des Zoologischen Museums Achille Costa.

Neue Mitglieder:

Das städtische Museum, Adr. Herrn Direktor **Dr. Schauinsland** in Bremen. — Herr Professor **Arnold Lang** in Zürich. — Rev. **A. B. Kendig**, Brookline, Mass., 86 Vernon Street.

Eingegangene Zahlungen:

Clessin, S., Ochsenfurt, Mk. 6.—; Riemenschneider, C., Nordhausen, Mk. 6.—; Fürst zu Salm-Salm, Anholt, Mk. 6.—; Strubell, B., Frankfurt a. M., Mk. 6.—; Parry, G. S., Eastborne, Mk. 6.—; Schwefel, C., Küstrin, Mk. 6.—; Pässler, Berlin, Mk. 6.—; Ponsonby, J., London, Mk. 6.—; Naturforschende Gesellschaft, Görlitz, Mk. 6.—; v. Martens, E., Berlin, Mk. 6.—; Gysser, A., Strassburg, Mk. 6.—; Löbbbecke, Th., Düsseldorf, Mk. 6.—; Schepman, M. M., Rhooen, Mk. 6.—; v. Dalla-Torre, K. W., Innsbruck, Mk. 6.—; Wiegmann, F., Jena, Mk. 6.—; Borcharding, F., Vegesack, Mk. 6.—; Hesse, Paul, Venedig, Mk. 6.—; Westerlund, Dr. A., Ronneby, Mk. 6.—; Miller, K., Stuttgart, Mk. 6.—; Bickhardt, C. H., Düsseldorf, Mk. 6.—.

 Der beiliegende Prospekt des Herrn **H. Fruhstorfer** in **Berlin** wird der geneigten Beachtung der Leser empfohlen.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 27. Februar 1899.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Einunddreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von **R. Friedländer & Sohn in Berlin** zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Molluskenfauna des Königreichs Sachsen.

Von

Otto Wohlberedt, Triebes i. Th.

(Fortsetzung).

57. *H. hortensis* Müller.

Im Osten häufiger als die vorige Art; besonders häufig in der Lausitz und in der sächsischen Schweiz.

L. Rotstein; Ebersbach. S. Schandau; Wehlen; Kötzschenbroda; Mutschen bei Dresden. E. Wolkenstein; Annaberg. V. sehr zerstreut. F. Riesa; Leisnig; Döbeln; Leipzig.

forma albina.

S. Kötzschenbroda. F. Döbeln.

var. *fuscolabiata.*

S. Kötzschenbroda; Cossabaude; Meissen. V. Ruine

Elsterberg; Burgberg bei Reichenbach; Steinicht bei Plauen; Voigtsberg bei Ölsnitz. F. Lichtenwalde.

58. *H. pomatia* Linné.

Kommt in den bergigen Gegenden sehr häufig vor, verschwindet nach der Ebene zu.

L. Überall sehr häufig. S. Überall gemein. E. Sehr häufig. V. Sehr häufig. F. Lichtenwalde und Draisdorf bei Chemnitz; zerstreut bei Leipzig; Frankenberg.

Familie **Pupidae.**

Gattung **Buliminus** Ehrenberg.

59. *B. montanus* Draparnaud.

Im Gebirge, nicht gerade häufig.

S. Nicht beobachtet. E. Wolkenstein; Stein; Hartenstein; Frauenstein; Schwarzenberg; Annaberg. V. An Baumstämmen bei Elsterberg; Grünau bei Zwickau; Wildenfels. F. Lichtenwalde; Rochsburg bei Penig.

60. *B. obscurus* Müller.

Bei uns ziemlich selten.

L. (Tollenstein a. d. sächsisch-böhmischen Grenze). S. Umgegend von Dresden; Schloss Scharfenberg bei Meissen. E. Hartenstein. V. Wildenfels; Grünau bei Zwickau.

61. *B. tridens* Müller.

Sehr selten, in neuerer Zeit nicht wieder gefunden.

S. Strehlen; Briesnitz; Cotta.

Gattung **Cionella** Jeffreys.

62. *C. lubrica* Müller.

Überall, besonders in bergigen Gegenden, recht häufig.

L. Überall häufig. S. desgleichen. E. Wolkenstein; Frauenstein; Annaberg. V. Friesen bei Reichenberg; Mylau, Elsterberg. F. Chemnitz; Furth; Döbeln; Markersdorf; Riesa; Leipzig.

var. *lubricella* Ziegler.

L. Rotstein.

Gattung **Caecilianella** Bourguignat.

63. *C. acicula* Müller.

Bis jetzt nur von wenigen Orten nachgewiesen.

S. Wehlen; Kötzschenbroda; Cotta; Strehlen. F. Elster-
genist bei Leipzig.

Gattung **Pupa** Draparnaud.

Gruppe **Orcula** Held.

64. *P. doliolum* Brugière.

Bis jetzt nur in der Oberlausitz gefunden.

L. Rotstein, Leipzig; nächster Fundort Landskrone O.-L.

Gruppe **Pupilla** Pfeiffer.

65. *P. mucscorum* Linné.

In Sachsen nur an wenigen Orten gefunden.

S. Pillnitz; Ruine Wehlen; Kötzschenbroda; Zschoner-
grund; Oberpoyritz. E. Tharandt. F. Oberhalb Riesa; Genist
bei Leipzig.

Gruppe **Isthmia** Gray.

66. *P. minutissima* Hartmann.

Bei Dresden und in der Sächsischen Schweiz häufig.

S. Ruine Wehlen; Pöllnitz; Strehlen; Kötzschenbroda;
Hellerschenke bei Dresden (auf Mauern). E. Tharandt (nicht
häufig). V. (Reichenfels R. j. L).

Gruppe **Sphyradium** Charpentier.

67. *P. edentulo* Draparnaud.

Bis jetzt nur bei Leipzig beobachtet.

Gruppe **Vertigo** Müller.

a. Untergruppe **Alaea** Jeffreys.

68. *P. antivertigo* Draparnaud.

Bis jetzt nur bei Wahren (bei Leipzig) gefunden, kommt
in der Ebene aber sicherlich überall an feuchten Stellen vor.

69. *P. pygmaea* Draparnaud.

An feuchten Orten und unter Steinen.

L. Ebersbach (sehr häufig unter Basalt); Gersdorf. S. Wehlen; Grosses Gehege in Dresden; Kötzschenbroda; Hellerschenke bei Dresden (auf Mauern). E. Wolkenstein. F. Dittersdorf; Einsiedel; Boritz bei Riesa; Niederwartha; Leipzig.

b. Untergruppe **Vertilla** Moquin Tandon.

70. *P. pusilla* Müller.

Unter Steinen, an feuchten Orten.

S. Ruine Wehlen; Mordgrund bei Dresden. E. Stein.

71. *V. angustior* Jeffreys.

Wie vorige.

E. Tharandt; F. Leipzig.

Gattung **Balea** Prideaux.

72. *B. perversa* Linné.

Zerstreut im Gebirge.

L. Oybin; Bautzen. S. Cottaer Spitzberg. E. Stolpen; Wolkenstein. V. Steinicht; Stein. F. Kunnerstein bei Erdmannsdorf.

Gattung **Clausilia** Draparnaud.

1. Gruppe **Clausiliastra** v. Möllendorf.

73. *Cl. laminata* Montagu.

In bergigen Gegenden häufig an Baumstämmen.

L. Rotstein. S. Schandau; Ruine Wehlen; Loschwitz; Cottaer Spitzberg; Kötzschenbroda; Niederlössnitz; Ruine Gersdorf, Schloss Scharfenberg bei Meissen; Albrechtsburg; Wachwitz; E. Maxen; Tharandt. V. Herlasgrün; Göltzschthalbrücke; Steinicht; Stein. F. Lichtenwalde bei Chemnitz.

74. *Cl. orthostoma* Menké.

Häufig an Steinen und Bäumen im Gebiet.

L. Nicht beobachtet. S. Cottaer Spitzberg. E. Plauenscher Grund; Tharandt; zwischen Edle und Tharandt; Müglitzthal bei Maxen. V. Wildenfels; Stein. F. Rochsburg bei Penig; Döben; Nossen; Leipzig.

2. Gruppe **Alinda** Boettger.75. *Cl. biplicata* Draparnaud.

An Steinen und Bäumen, im Grase und unter Moos
gemein; die gemeinste Clausilia.

Mir sind ungefähr 70 von einander getrennte Fund-
orte im ganzen Gebiete bekannt.

76. *Cl. plicata* Draparnaud.

Wie vorige, weniger häufig.

L. Oybin; Löbauer Berg; Bautzen. S. Nicht beobachtet.
E. Tharandt; Frauenstein; Köttewitz und Maxen im Müglitz-
thal; Stein; Pfauenstein. V. Ruine Elsterberg; Steinicht.
F. Rochsburg bei Penig; Lichtenwalde bei Chemnitz; Mitt-
weida.

3. Gruppe **Strigillaria** v. Vest.77. *Cl. vetusta* Ziegler.

var. *festiva* Küster.

In neuerer Zeit nicht wieder gefunden.

E. Tharandt.

4. Gruppe **Fusulus** Fitzinger.78. *Cl. varians* Ziegler.

In Sachsen bis jetzt nur im Erzgebirge gefunden.

E. Geisingsberg, nicht selten. (Basalt).

Wurde dann noch in der Nähe von Eichwald nach
Teplitz zu gefunden.

5. Gruppe **Kuzmicia** Brusina.79. *Cl. parvula* Studer.

An Felsen, Bäumen; häufig im Gebirge.

L. Oybin; Löbauer Berg. E. Frauenstein; V. Stein;
an Felsen der Göltzschthalbrücke; Elsterthal bei Löbau.
F. Oberreinsberg.

80. *Cl. dubia* Draparnaud.

An Felsen und Steinen; sehr häufig in bergigen Gegenden.

L. Oybin. S. Spaarberge bei Meissen. E. Annaberg (Kirchenmauer); Augustusburg; Wolkenstein; Hartenstein; Ottenstein; Schwarzenberg; Frauenstein; Maxen. V. Mylau; Ruine Elsterberg; Ruine Liebau; Voigtsberg; Rauenstein. F. Lichtenwalde bei Chemnitz.

var. *obsoleta* A. Schmidt.

F. Lichtenwalde; Ottenstein; Schwarzenberg; Nossen.

var. *gracilis* C. Pfeiffer.

F. Lichtenwalde.

81. *Cl. bidentata* Ström.

An Bäumen und Felsen, häufig.

L. Oybin; Rotstein. S. Liebenthaler Grund; Keppgrund und Hosterwitz bei Dresden; Ruine Helfenberg im Helfenberger Grund. E. Frauenstein; Augustusburg; Lauenstein. V. Altschönfels bei Zwickau. F. Nossen; Rochsburg bei Penig; Sachsenburg.

82. *Cl. pumila* Ziegler.

Unter totem Laub, zwischen kleinen Steinchen. Selten. E. Tharandt; Plauenscher Grund.

6. Gruppe **Pirostoma** v. Vest.

83. *Cl. plicatula* Draparnaud.

An Steinen und Bäumen, häufig.

E. Hartenstein; Geisingberg, Annaberg. V. Schloss Mylau; Ölsnitz; Rauenstein. F. Freiberg; Rochsburg bei Penig.

84. *Cl. ventricosa* Draparnaud.

Stellenweise häufig, besonders unter Laub und an Steinen.

S. Schandau. E. Plauenscher Grund; Wolkenstein; Rabenhorst bei Maxen. F. Lichtenwalde bei Chemnitz.

7. Gruppe **Graciliaria** Bielz.

85. *Cl. filigrana* Ziegler.

Bis jetzt nur in der Oberlausitz gefunden.

L. Rotstein, an einer Stelle häufig im Grase mit Pupa doliolum zusammen.

Familie **Succineidae.**

Gattung **Succinea** Draparnaud.

1. Gruppe **Neritostoma** Klein.

86. *S. putris* Linné.

Besonders in der Ebene überall häufig, an Bachrändern, in feuchten Gebüschern u. s. w.

L. Ebersbach; Bautzen; u. s. w. S. Elbufer; Wehlen; Schandau; Niederwartha. E. Wolkenstein. V. Ruine Lieban; Weissenborn. F. Chemnitz; Frankenberg; Döbeln; Lichtenwalde und Glösa bei Chemnitz; Leipzig.

2. Gruppe **Amphibina** Mörch.

87. *S. Pfeifferi* Rossmässler.

Wie vorige, häufig.

L. Ebersbach; Zittau. S. Bei Dresden (am Döhnaischen Schlag); Pillnitz. E. Annaberg. V. Steinicht; Elsterberg; Friesen; Schloss Stein; Reichenbach; Bad Elster. F. Schleussig und Stüntz bei Leipzig; Leipzig; Canitz.

3. Gruppe **Lucena** Oken.

88. *S. oblonga* Draparnaud.

Wie vorige, jedoch auch an Bäumen, oftmals weit ab vom Wasser.

L. Ebersbach. S. Grosses Gehege in Dresden; Elbufer; Oberpoyritz. F. Glösa bei Chemnitz; Elbufer bei Riesa.

2. Unterordnung: **Basommatophora** Keferstein.

a. Landschnecken.

Familie **Auriculidae.**

Gattung **Carychium** Müller.

89. *C. minimum* Müller.

An feuchten Stellen unter Steinen, am Wasser häufig.

S. Zschonergrund; Mordgrund bei Dresden. E. Plauenscher Grund; Tharandt. V. Zerstreut. F. Canitz bei Oschatz; Aue bei Leipzig.

b. Wasserschnecken.

Familie **Limnaeidae**.

Unterfamilie **Limnaeinae** Clessin.

Gattung **Limnaea** Lamarck.

a. Gruppe **Limnus** Montfort.

90. *L. stagnalis* Linné.

In stehenden und langsam fließenden Gewässern überall häufig.

L. Häufig. Pulsnitz; Kamenz; u. s. w. S. Kötzschenbroda; Elblachen bei Meissen. V. Gottesgrün; bei Zwickau gemein. F. Frankenberg; Umgegend von Chemnitz; Leipzig.

var. *subulata* Westerlund.

F. Elbe bei Riesa.

var. *vulgaris* Westerlund.

V. Im Schwanenteich bei Zwickau.

b. Gruppe **Gulnaria** Leach.

91. *L. auricularia* Lamarck.

Wie vorige, häufig; geht auch mehr in's Gebirge.

L. Ebersbach; Pulsnitz. S. Gehege in Dresden. C. Wiesenthal (800 m.). V. Cunsdorf; häufig in Tümpeln bei Grünau (Zwickau). F. Leipzig; Ebersdorf und Lichtenwalde bei Chemnitz; - Mockritzerbach.

92. *L. ampla* Hartmann.

Wie vorige, doch nicht so häufig.

L. Ebersbach. V. Schlossteich bei Wildenfels. F. Kuhberger Wasser bei Leipzig.

93. *L. lagotis* Schrenk.

In Sümpfen, Gräben und Teichen, sehr zerstreut.

L. Ebersbach. F. Niederwiesa bei Chemnitz.

94. *L. ovata* Draparnaud.

In Teichen und langsam fließenden Gewässern in der Ebene.

L. Milkel und Baruch bei Bautzen. S. Dresden (Umgebung). V. Teich zwischen Reuth und Gottesgrün; Teich bei Auerbach. F. Leipzig.

var. *ampullacea* Rossmässler.

F. In einem Wiesengarten bei Furth (Chemnitz).

95. *L. peregra* Müller.

Wie vorige, jedoch auch im Gebirge und da zuweilen in riesigen Exemplaren.

L. Steinbach bei Ebersbach 22/24 mm. \times 12/13 mm; Pulsnitz. E. Einsiedel; Annaberg. V. Sehr häufig. Oberwiesenthal (950 m.); Culitzschbach; Grünaubach bei Zwickau. F. Chemnitz; Furth; Riesa; Lichtenwalde; Wahren bei Leipzig; Erdmannsdorf.

Wichmann unterscheidet:

var. *diaphana*.

„ *pachygastra*.

„ *minor*.

Alle drei bei Zwickau häufig.

c. Gruppe **Limnophysa** Fitzinger.

96. *L. palustris* Müller.

Häufig in Sümpfen, Teichen, Gräben u. s. w.

L. Milkel und Temritz bei Bautzen; Königswartha. E. Annaberg. F. Hellerteiche; Dippelsdorf; Leipzig; Boppitz bei Riesa.

var. *corvus* Chemn.

F. Leipzig.

97. *L. truncatula* Müller.

Wie vorige, jedoch auch ausserhalb des Wassers an sehr feuchten Stellen.

L. Ebersbach; Eibau; Kunnersdorf. S. Loschwitz; Löbtau und Blasewitz bei Dresden; E. Tharandt; Annaberg. V. Cunsdorf; beim Rittergut Brunn; Schönfeld; im Widel; Teich bei Auerbach. F. Leipzig; Canitz bei Oschatz; Chemnitz.

Gattung **Amphipeplea** Nilsson.

98. *A. glutinosa* Müller.

In Flussbuchten, Bächen und Teichen.

F. Gross Zschocher bei Leipzig; Parthe bei Leipzig; in Lehmstrichen bei Wahren (Leipzig).

Unterfamilie **Physinae** Clessin.

Gattung **Physa** Draparnaud.

99. *Ph. fontinalis* Linné.

Zerstreut, in Gräben, Sümpfen und langsam fliessenden Gewässern.

L. Königswartha; Deutschbaselitz bei Kamenz; S. Meissen. E. Annaberg. V. Zwischen Ölsnitz und Schönbrunn; bei Zwickau. F. Leipzig; Zöschen bei Oschatz.

Gattung **Aplexa** Flemming.

100. *A. hypnorum* Linné.

Wie vorige.

L. Neu Ruppertsdorf; Oderwitz. S. Umgegend von Dresden. E. Annaberg. F. Leipzig; Canitz bei Oschatz; Helbersdorf bei Chemnitz.

Unterfamilie **Planorbinae** Clessin.

Gattung **Planorbis** Guettard.

a. Gruppe **Coretus** Adanson.

101. *Pl. corneus* Linné.

In Teichen, Sümpfen u. s. w.; in der Ebene.

L. Lachen der Neisse bei Zittau; Deutschbaselitz. S. Kötzschenbroda (grosse Exemplare). V. Im Wulm; Crossen, Schlunzig. F. Chemnitz; Furth; Draisdorf (klein) bei Chemnitz; Wahren bei Leipzig; Leipzig.

b. Gruppe **Tropidiscus** Stein.

102. *Pl. marginatus* Draparnaud:

Wie vorige.

L. Lachen der Neisse bei Zittau; Königswartha. E. Anna-
berg. V. Im Wulm; Crossen; Schlunzig. F. Leipzig.

103. *Pl. carinatus* Müller.

Wie vorige.

S. Grosser Garten; Kaitzgrund bei Dresden. F. Canitz
bei Oschatz; Botanischer Garten bei Leipzig.

c. Gruppe **Gyorrbis** Agassiz.

104. *Pl. vortex* Linné.

Wie vorige.

L. Baruth b. B. S. Dresden (Umgegend); Bei Mutschäu
bei Dresden. F. Leipzig; Zoschau bei Oschatz.

105. *Pl. spirorbis* Linné.

Wie vorige; meist in der Ebene, sehr zerstreut.

L. (Die Exemplare von Ebersbach wird rotundatus P.)
E. Annaberg (?). F. Schleussig bei Leipzig; Helbersdorf;
Lichtenwalde; Glösa und Sechsgrothen bei Chemnitz.

106. *Pl. rotundatus* Poiret.

Wie vorige.

L. Ebersbach. S. Reisewitz. E. Tharandt. V. Im Wulm;
Crossen; Schlunzig. F. Fahn; Canitz; Leipzig; Boyritz bei
Riesa.

d. Gruppe **Bathyomphalus** Agassiz.

107. *Pl. contortus* Linné.

In stehenden und fliessenden Gewässern.

L. Nimschütz bei Bautzen; Deutschbaselitz. E. Anna-
berg. F. Jalma; Leipzig; Frankenberg; Glösa und Furth
bei Chemnitz.

e. Gruppe **Gyraulus** Agassiz.

108. *Pl. albus* Müller.

Wie vorige, sehr häufig.

L. Kunnersdorf; Ebersbach u. a. O.; **S.** Grosses Gehege; Kötzschénbroda. **E.** Dippoldiswalde; Annaberg. **V.** Zwischen Brunn und Reuth; Cunsdorf bei Reichenbach; Ölsnitz; Friesen; im Wulm; Crossen; Schlunzig. **F.** Dippelsdorf; Arnsdorf; Erdmannsdorf und Furth bei Chemnitz; Frankenberg; Altmittweida; Penig (Höllenmühle); Leipzig.

109. *Pl. rossmaessleri* Auerswald.

Bis jetzt nur an einem Orte gefunden.

F. Wiesengräben der Nonne bei Leipzig.

Dieser von Auerswald entdeckte Planorbis war nach Schmidt (pag. 39) schon einmal verschwunden, wurde dann aber von Rossmässler wieder in Menge gefunden. Soll in letzter Zeit ebenfalls nicht mehr gefunden worden sein.

110. *Pl. crista* Linné.

In stehenden Gewässern.

S. Grosser Garten in Dresden. **E.** Dippoldiswalde. **V.** Im Wulm; Crossau; Schlunzig. **F.** Leipzig; Dippelsdorf.

f. Gruppe **Hippeutis** Agassiz.

111. *Pl. complanatus* Linné.

In stehenden Gewässern selten.

E. Annaberg. **F.** Rabenstein bei Chemnitz; Leipzig.

g. Gruppe **Segmentina** Flemming.

112. *Pl. nitidus* Müller.

Wie vorige.

S. Elblachen bei Dresden. **V.** Zwischen Brunn und Reuth; Cunsdorf bei Reichenbach. **F.** Dippelsdorf; Leipzig; Frankenberg; Glösa bei Chemnitz.

Unterfamilie **Ancylinae** Clessin.

Gattung **Ancylus** Geoffroy.

a. *Ancylastrum* Bourguignat.

113. *A. fluviatilis* Müller.

In fliessenden Gewässern an Steinen, häufig.

L. Ebersbach; sehr häufig in Gebirgsbächen. S. Grosses Gehege bei Dresden. E. Plauenscher Grund; Annaberg. V. Reichenbach; Trenen; Elster; im Culitzschthal. F. Dippelsdorf; Ebersdorf; Lichtenwalde und Helbersdorf bei Chemnitz; Oderau, Chemnitzbach; Leipzig.

b. *Velletia* Gray.

114. *A. lacustris* Linné.

In stehenden Gewässern an grossen Wasserpflanzen.

S. Grosses Gehege bei Dresden. E. Annaberg. V. Bei Reuth bei Reichenbach; bei Zwickau gemein in Sümpfen. F. Leipzig; Altmittweida.

II. Ordnung: **Prosobranchia** Milne Edwards.

Vorderkiemer.

(Operculata, Deckelschnecken).

a. **Terrestria**, Landschnecken.

1. Unterordnung: **Neurobranchia** Keferstein.

Familie **Cyclostomidae**.

Gattung **Aeme** Hartmann.

115. *A. polita* Hartmann.

Nur ein Mal von Dr. Heller im Rabenauer Grunde gefunden.

b. **Aquatilia**, Wasserschnecken.

2. Unterordnung: **Ctenobranchia** Schweigger.

Kammkiemer.

Familie **Paludinidae**.

Gattung **Paludina** Lamarck.

116. *P. vivipara* Müller.

In stehenden schlammigen Gewässern der Ebene häufig.

L. Klix bei Bautzen; Königswartha. S. Grosses Gehege; Teich zwischen Niederau und Meissen. F. Leipzig (in Gräben); in der Parthe bei Leipzig; Connewitz; Grossenhain.

117. *P. fasciata* Müller.

In fliessenden Gewässern.

S. Elbe bei Dresden; Niederpoyritz; Gauernitz; Serkowitz und Schandau. F. Elstergräben bei Leipzig; Elbe bei Riesa.

Gattung **Bithynia** Leach.

118. *B. tentaculata* Linné.

In aller Art Gewässer, zerstreut.

S. Zscheilagraben bei Meissen; Grosses Gehege; Elbe bei Rathen; Mutschen bei Dresden. F. Canitz bei Oschatz; Leipzig; Elbe bei Riesa: Hellerteiche.

Familie **Valvatidae.**

Gattung **Valvata** Müller.

119. *V. depressa* C. Pfeiffer.

Bis jetzt nur in der Umgebung von Dresden gefunden.

120. *V. piscinalis* Müller.

In Teichen, Sümpfen und langsam fliessenden Gewässern.

S. Grosses Gehege bei Dresden. E. Annaberg. F. Canitz bei Oschatz; Parthe bei Leipzig.

121. *V. cristata* Müller.

Wie vorige.

L. (Görlitz). S. Meissen. V. Mockritzer Teich; Parthe bei Leipzig; Botanischer Garten bei Leipzig; Wassergraben der Nonne bei Leipzig; Boppitz bei Riesa.

3. Unterordnung: **Scutibranchia** Cuvier.

Schildkiemer.

Familie **Neritinae.**

Gattung **Neritina** Lamarck.

122. *N. fluviatilis* Linné.

In grösseren Flüssen.

E. Annaberg. (? nach Wolschke). F. Schleussig bei Leipzig.

B. Classe **Acephala** Cuvier.
Muscheln.

Familie **Unionidae**.

Gattung **Unio** Retzius.

123. *U. batavus* Lamarck.

In fliessenden Gewässern.

L. Neisse bei Zittau. S. Elbe bei Dresden; Bach bei Meissen; Bach zwischen Mutschen und Connewitz. V. Bach bei Gottesgrün (Reuss); Elster. F. In der Chemnitz bei Helbersdorf; Elbe bei Riesa; Zschopau bei Mittweida; bei Oschatz.

var. *crassus* Retzius.

S. Elbe bei Dresden. F. Elster und Pleisse bei Leipzig; Zwickauer Mulde bei Penig; Elbe bei Riesa.

var. *ater* Nilsson.

L. Spree bei Sohland; Neisse bei Marienthal (Zittau); in der Mandau bei Zittau; Leutersdorf. S. Elbe. F. Zschopau bei Mittweida; in der Chemnitz bei Helbersdorf.

124. *U. tumidus* Retzius.

In Flüssen.

S. Elbe bei Dresden und Prossen. F. Elbe bei Riesa; Elster bei Leipzig.

125. *U. pictorum* Linné.

In Flüssen, Bächen und stehenden Gewässern.

L. Löbauer Wasser bei Weissenberg. S. Elbe bei Dresden, Meissen, Blasewitz, Niederpoyritz, Gauernitz und Prossen (Lilienstein); Elblachen bei Meissen.

Gattung **Margaritana** Schumacher.

126. *M. margaritifera* Linné.

Vorkommen:

L. Waldbusch bei Ebersbach; in der Pulsnitz bei Königs-

brück. **S.** Polenz bei Schandau. **E.** Triebisch bei Grillenburg; in der Chemnitz bei Helbersdorf; in der Flöha bei Olbernhau. **F.** Elster bei Adorf und Ölsnitz; Trieb bei Plauen; Triebelbach zwischen Magwitz und Schönbrunn bei Ölsnitz.

Gattung **Anodonta** Cuvier.

127. *A. complanata* Ziegler.

Sehr zerstreut in Bächen und Flüssen.

L. (Exemplare von Ölsnitz sind nach Weise's Aussage sehr zweifelhaft). **S.** Elbe bei Dresden (Rossmässler). **F.** Elster bei Leipzig (Rossmässler).

128. *A. cygnea* Linné.

In Buchten, Seen und Teichen.

L. Ebersbach. **S.** Elbe bei Dresden und Meissen. **V.** Teiche bei Reuth, Hermannsgrün, Friesen, Brunn und Oberreichenbach; Elster. **F.** Döhlitz und Böhlitz bei Leipzig; Canitz; Helbersdorf und Altendorf bei Chemnitz; Elbe bei Riesa; Höllenmühle bei Penig.

129. *A. anatina* L.

In Flüssen und Bächen.

L. Ebersbach; Ostritz. **S.** Elbe bei Dresden. **F.** Bach bei Meissen.

130. *A. cellensis* Schroeter.

Wie *A. cygnea*.

S. Grosses Gehege; Jerkowitz bei Kötzschenbroda; Moritzburger Teich. **V.** Reichenbach und Reuth in Teichen (bis $16\frac{1}{2} \times 9$). **F.** Chemnitzer Schlossteich; Glösa, Siegmars und Schönau bei Chemnitz.

var. *rostrata* Kok.

L. Teiche bei Ebersbach.

131. *A. piscinalis* Nilsson.

In Teichen und langsam fliessenden Gewässern.

L. Ebersbach. **S.** Elbe bei Schandau. **F.** Elbe bei Riesa.

var. *ponderosa* C. Pfeiffer.

L. Ebersbach; Ostritz. S. Elbe bei Schandau. F. Mockritz-
bach; Elbe bei Riessa; Teich bei Strehla.

Familie **Cycladidae**.

Gattung **Sphaerium** Scopoli.

132. *Sph. rivicola* Leach.

In Flüssen, nicht häufig.

S. Elbe bei Dresden; Grosses Gehege. F. Leipzig; Elbe
bei Riessa.

133. *Sph. corneum* Linné.

In Gräben, Bächen und Flüssen häufig.

L. Milkel bei Bautzen; Königswartha; Ebersbach; Tauben-
heim; Kamenz. S. Striesen; Kötzschenbroda. V. Cunsdorf;
Teich zwischen Reuth und Gottesgrün; Wiesengraben bei
Elster; im Wulm; Teich bei Reichenbach; F. Leipzig;
Chemnitz.

var. *nucleus* Studer.

L. Ebersbach. S. Kötzschenbroda.

134. *Sph. mamillanum* Westerlund.

Bis jetzt nur bei Ebersbach beobachtet.

Gattung **Calyculina** Glessin.

135. *C. lacustris* Müller.

In Teichen und Gräben.

L. Königswartha; Ebersbach. S. Grosser Garten bei
Dresden; Kötzschenbroda. E. Teich bei Reuth. F. Canitz;
Leipzig.

Gattung **Pisidium** C. Pfeiffer.

136. *P. obtusale* C. Pfeiffer.

In Teichen und Gräben.

E. Tharandt. V. Im Wulm.

137. *P. pusillum* Gmelin.

In Gräben und Sümpfen.

V. Wiesengraben bei Obermylau; im Wulm.

138. *P. fossarinum* Clessin.

In Bächen und Gräben.

L. Königswartha. S. Grosser Garten bei Dresden; Meissen; Kloetzsche; Helbersdorf. F. Mockritzbach; Leipzig; Chemnitz; Helbersdorf und Lichtenwalde bei Chemnitz.

139. *P. anmicum* Müller.

An Flussufern.

L. Bautzen. S. Elbe bei Dresden; vor dem Dohnaischen Schlag bei Dresden.

Familie **Mytilidae.**

Gattung **Dreissensia** v. Beneden.

140. *D. polymorpha* Pallas.

Bis jetzt nur ein Mal in der Elbe bei Dresden gefunden, wird aber wohl mehr Fundorte aufweisen.

Nach dem vorhergehenden Verzeichnis kommen im Königreich Sachsen vor:

a. Landschnecken.

Daudebardia	2 Arten.
Amalia	1 "
Limax	7 "
Vitrina	3 "
Hyalina	7 "
Vitrea	2 "
Conulus	1 "
Zonitoides	1 "
Arion	6 "
Patula	3 "
Helix	23 "
Buliminus	3 "
Cionella	1 "
Caecilianella	1 "
Pupa	8 "
Balea	1 "
Clausilia	13 "
Succinea	3 "
Carychium	1 "
Acme	1 "
	<hr/>
	88 "

Wasserschnecken.

Limnaea	8 Arten.
Amphipeplea	1 "
Physa	1 "
Aplexa	1 "
Planorbis	11 "
Ancylus	2 "
Paludina	2 "
Bithynia	1 "
Valvata	3 "
Neritina	1 "
	<hr/>
	18 "

Muscheln.

Unio	3 Arten.
Margaritana	1 "
Anodonta	5 "
Sphaerium	3 "
Calyculina	1 "
Pisidium	4 "
Dreissensia	1 "
	<hr/>
	18 "

Die beobachteten Mollusken verteilen sich auf die bekannten Gebiete folgendermassen:

	L	S	E	V	F
1. <i>Daudebardia rufa</i>	—	*	*	—	*
2. <i>brevipes</i>	—	*	*	—	—
3. <i>Amalia marginata</i>	—	*	*	—	*
4. <i>Limax laevis</i>	—	—	—	*	*
5. <i>agrestis</i>	*	*	*	*	—
6. <i>cinereo-niger</i>	*	*	—	—	*
7. <i>cinereus</i>	*	*	—	—	*
8. <i>tenellus</i>	—	*	*	*	*
9. <i>variegatus</i>	*	*	—	*	*
10. <i>arborum</i>	—	—	*	*	*
11. <i>Vitrina pellucida</i>	*	*	*	*	*
12. <i>diaphana</i>	*	*	*	*	*
13. <i>elongata</i>	*	*	*	*	*
14. <i>Hyalina cellaria</i>	*	*	*	*	—
15. <i>glabra</i>	*	*	*	*	—
16. <i>alliaria</i>	—	*	*	*	*
17. <i>nitens</i>	*	—	—	*	—
18. <i>nitidula</i>	—	—	*	*	*
19. <i>pura</i>	*	*	*	*	*
20. <i>radiatula</i>	*	*	*	—	*
21. <i>Vitrea crystallina</i>	*	*	*	—	*
22. <i>diaphana</i>	—	*	*	—	—
23. <i>Conulus fulvus</i>	—	*	*	*	—
24. <i>Zonitoides nitida</i>	*	*	*	*	*
25. <i>Arion empiricorum</i>	*	*	*	*	*
26. <i>subfuscus</i>	*	—	—	*	—
27. <i>hortensis</i>	—	*	*	*	*
28. <i>bourguignati</i>	—	—	*	*	—
29. <i>brunneus</i>	—	—	*	—	*
30. <i>intermedius</i>	—	—	*	—	*
31. <i>Patula pygmaea</i>	*	*	*	—	*

	L	S	E	V	F
32. <i>Patula rotundata</i>	*	*	*	*	*
33. <i>runderata</i>	*	—	*	—	—
34. <i>Helix aculeata</i>	—	*	*	*	*
35. <i>pulehella</i>	*	*	*	*	*
36. <i>costata</i>	—	*	—	*	*
37. <i>obvoluta</i>	*	*	*	*	*
38. <i>holoserica</i>	*	*	*	—	—
39. <i>personata</i>	*	*	*	*	*
40. <i>bidens</i>	*	—	—	—	*
41. <i>unidentata</i>	—	—	*	—	—
42. <i>hispida</i>	*	*	*	*	*
43. <i>sericea</i>	*	—	*	*	*
44. <i>umbrosa</i>	*	*	*	*	*
45. <i>strigella</i>	*	*	*	*	*
46. <i>fruticum</i>	*	*	*	*	*
47. <i>incarnata</i>	*	*	*	*	*
48. <i>lapicida</i>	*	*	*	*	*
49. <i>arborum</i>	*	*	*	*	*
50. <i>candicans</i>	—	—	*	—	—
51. <i>ericetorum</i>	—	—	*	—	—
52. <i>candidula</i>	—	—	—	—	*
53. <i>austriaca</i>	—	*	—	—	—
54. <i>nemorialis</i>	*	*	*	*	*
55. <i>hortensis</i>	*	*	*	*	*
56. <i>pomatia</i>	*	*	*	*	*
57. <i>Buliminus montanus</i>	—	*	*	*	*
58. <i>obscurus</i>	*	*	*	*	—
59. <i>tridens</i>	—	*	—	—	—
60. <i>Cionella lubrica</i>	*	*	*	*	*
61. <i>Caecilianella acicula</i>	—	*	—	—	*
62. <i>Pupa doliolum</i>	*	—	—	—	—
63. <i>muscorum</i>	—	*	*	—	*
64. <i>minutissima</i>	—	*	*	—	—

	L	S	E	V	F
65. Pupa edentula	—	—	—	—	*
66. antivertigo	—	—	—	—	*
67. pygmaea	*	*	*	—	*
68. pusilla	—	*	*	—	—
69. angustior	—	—	*	—	*
70. Balea perversa	*	*	*	*	*
71. Clausilia laminata	*	*	*	*	*
72. orthostoma	—	*	*	*	*
73. biplicata	*	*	*	*	*
74. plicata	*	—	*	*	*
75. vetusta	—	—	*	—	—
76. varians	—	—	*	—	—
77. parvula	*	—	*	*	*
78. dubia	*	*	*	*	*
79. bidentata	*	*	*	*	*
80. pumila	—	—	*	—	—
81. plicatula	—	—	*	*	*
82. ventricosa	—	*	*	—	*
83. filograna	*	—	—	—	—
84. Succinea putris	*	*	*	*	*
85. Pfeifferi	*	*	*	*	*
86. oblonga	*	*	—	—	*
87. Carychiini minimum	—	*	*	*	*
88. Limnaea stagnalis	*	*	—	*	*
89. auricularia	*	*	*	*	*
90. ampla	*	—	—	*	*
91. lagotis	*	—	—	—	*
92. ovata	*	*	—	*	*
93. peregra	*	—	*	*	*
94. palustris	*	—	*	—	*
95. truncatula	*	*	*	*	*
96 Amphipeplea glutinosa	—	—	—	—	*
97. Physa fontinalis	*	*	*	*	*

	L	S	E	V	F
98. <i>Aplexa hypnorum</i>	*	*	*	—	*
99. <i>Planorbis corneus</i>	*	*	—	*	*
100. <i>marginatus</i>	*	*	*	*	*
101. <i>carinatus</i>	*	*	—	—	*
102. <i>vortex</i>	*	—	*	—	*
103. <i>spirorbis</i>	*	*	*	—	*
104. <i>rotundatus</i>	*	—	*	—	*
105. <i>contortus</i>	*	*	*	—	*
106. <i>albus</i>	*	—	—	*	*
107. <i>rossmaessleri</i>	—	*	*	—	*
108. <i>crista</i>	—	—	*	*	*
109. <i>complanatus</i>	—	*	—	—	*
110. <i>nitidus</i>	—	*	*	*	*
111. <i>Ancylus fluviatilis</i>	*	*	*	*	*
112. <i>lacustris</i>	—	—	*	*	*
113. <i>Acme polita</i>	—	*	—	—	—
114. <i>Paludina vivipara</i>	*	*	—	—	*
115. <i>fasciata</i>	—	*	—	—	*
116. <i>Bithynia tentaculata</i>	—	*	—	—	*
117. <i>Valvata depressa</i>	—	*	*	—	—
118. <i>piscinalis</i>	—	*	—	—	*
119. <i>cristata</i>	—	—	?	—	*
120. <i>Neritina fluviatilis</i>	—	*	—	—	*
121. <i>Unio batavus</i>	*	*	—	*	*
122. <i>tumidus</i>	—	*	—	—	*
123. <i>pictorum</i>	—	*	*	—	*
124. <i>Margaritana margaritifera</i>	*	*	—	*	—
125. <i>Anodonta complanata</i>	—	*	—	—	*
126. <i>cygnea</i>	*	*	—	*	*
127. <i>anatina</i>	*	*	—	—	*
128. <i>cellensis</i>	*	*	—	*	*
129. <i>piscinalis</i>	*	*	—	—	*
130. <i>Sphaerium corneum</i>	—	*	—	—	*

	L	S	E	V	F
131. Sphaerium rivicola	*	*	—	*	*
132. mamillanum	*	—	—	—	—
133. Calyculina lacustris	*	*	—	*	*
134. Pisidium obtusale	—	*	—	*	—
135. pusillum	—	—	—	*	—
136. fossarinum	*	*	—	—	*
137. amnicum	*	*	—	—	—
138. Dreissensia polymorpha	—	*	—	—	—

Hiernach kommen vor:

Sächsische Lausitz:

- 50 Arten Landschnecken.
- 19 „ Wasserschnecken.
- 10 „ Muscheln.

- 79 Arten.

Sächsische Lausitz. Elbsandsteingebirge und Elbthal bei Meissen:

- 61 Arten Landschnecken.
- 21 „ Wasserschnecken.
- 16 „ Muscheln.

- 98 Arten.

Erzgebirge:

- 71 Arten Landschnecken.
- 16 „ Wasserschnecken.
- 1 „ Muscheln.

- 89 Arten.

Ebene:

67 Arten Landschnecken.
31 „ Wasserschnecken.
12 „ Muscheln.

110 Arten.

Vogtland:

52 Arten Landschnecken.
14 „ Wasserschnecken.
8 „ Muscheln.

74 Arten.

Notiz über eine neue Gruppe von Clausilien

(*Paraphaedusa*) aus Celebes.

Von

Prof. Dr. O. Boettger in Frankfurt a. M.

Beim Einreihen einer Suite von Landschnecken aus Süd-Celebes in die Sammlung stiess ich auf einige Clausilien, die der Classificierung Schwierigkeiten boten, und ich brach deshalb ein und dann noch ein Stück der kleinen *Clausilia subpolita* E. A. Smith auf.

Was die Diagnose dieser Art anbelangt (vergl. Proc. Mal. Soc. London Bd. 2, 1896 p. 99, Taf. 7, Fig. 26), so ist sie hinreichend kenntlich, doch ist hervorzuheben, dass die Lamella inferior nicht „obliqua“, sondern besser „sigmoidea, valde spiralliter intrans“ zu nennen ist, und dass die über der Mündung deutlich sichtbare Plica nicht eine „suturalis“, sondern die gewöhnliche „principalis“ ist, die bei dieser Art bemerkenswerth tief liegt, also seiten-bauchständig (latero-ventral) und relativ nur kurz ist. Was aber die

Schnecke besonders merkwürdig macht, ist der innere Bau des Verschlusses. Beim Aufbrechen der Mündung zeigte sich, dass die Lamella superior mit der L. spiralis so innig verschmolzen ist, dass die Trennungsstelle beider nicht nachweisbar ist, eine Erscheinung, die auch bei anderen Phaeden nicht selten vorkommt. Dagegen liess die Lamella inferior nach innen zu eine steigende, ganz aussergewöhnliche Zunahme ihrer Höhe erkennen, um schliesslich — etwa in der Gegend oberhalb des Nabelritzes — plötzlich gerundet und etwas verdreht, aber unter nahezu rechtem Winkel steil abzufallen. Diese innere Höhe der Unterlamelle mag wohl 1 mm betragen, ein Maass, das bei einer so kleinen Schnecke von 14 mm Gesamtlänge ganz ausserordentlich genannt werden darf. Von hier aus läuft die Unterlamelle übrigens noch ein gutes Stück weiter ins Innere, indem sie sich der jetzt ihrerseits allmählich an Höhe zunehmenden Spirallamelle nähert, um schliesslich etwas früher als diese allmählich zu verschwinden. Tiefer innen als diese merkwürdige, flügelartig erhobene Unterlamelle liegt das Clausilium, das sich einerseits mit dem Obertheile seiner Platte dicht an die Spirallamelle, anderseits mit dem ganzen Innenrande an die Subcolumellarlamelle anlegt. Auch die Platte des Clausiliums ist von ganz eigenartiger Form. Sie ist tief rinnenförmig ausgehöhlt, ganz auffallend kurz und breit und stellt ein Rechteck mit verrundeten Ecken und in der Mitte eingezogenen Seiten dar, dessen Länge noch nicht anderthalbmal so gross ist wie seine Breite. An der Unterkante ist es, von oben gesehen, mit einer tiefen Einkerbung versehen, die durch einen löffelförmigen, nach hinten gedrehten Fortsatz der äussersten Spitze des Schliessknöchelchens erzeugt wird.

Dass die ebenfalls in Süd-Celebes gefundene *Cl. usitata* E. A. Smith ebenfalls zu diesem Formenkreise, den ich *Paraphaedusa* n. subsect. nennen will und der sich durch

den Steilabfall der Unterlamelle im Innern der Mündung und das ungewöhnlich breite, an der Unterkante gekerbte Clausilium auszeichnet, gehört, schliesse ich aus der Figur bei Smith (Proc. Mal. Soc. London Bd. 2. 1896, Taf. 7, Fig. 27), die absolut die Mündungsform und die heraus tretende Subcolumellare zeigt, wie *Cl. subpolita* E. A. Smith. Von *Cl. celebensis* E. A. Smith, die mir gleichfalls vorliegt, glaube ich dem Habitus nach dasselbe sagen zu dürfen. Die spiralg nach innen ziehende und hier langsam höher werdende, aussen fast mit der Subcolumellare verschmelzende Unterlamelle und die tiefgelegene, bauchständige Principale sprechen wenigstens sehr dafür. Dass diese Art, wie auch *Cl. usitata* E. A. Smith, eine ventrale, bei *Cl. celebensis* E. A. Smith unmittelbar über der Oberlamelle im Anfange der letzten Windung gelegene Mondfalte hat, spricht nicht gegen die Zutheilung in unsere neue Untersektion, da Mondfalten fast in allen Phaedusengruppen vorkommen können und nicht als für die gröbere Eintheilung besonders wesentliche Bildungen aufzufassen sind.

Beide Arten liegen mir, die eine, *Cl. subpolita* E. A. Smith, die ich als den Typus der Untersektion betrachte, in 6 Exemplaren, die andre, *Cl. celebensis* E. A. Smith in einem Exemplar von Lompa-Battau aus 3000' Höhe in Süd-Celebes vor, wo sie von Herrn H. Fruhstorfer, dem ist sie mit zahlreichen andern daselbst gesammelten Arten verdanke, im März 1896 gefunden worden sind.

Wir hätten auf Celebes somit zwei von einander scharf geschiedene Formenkreise von *Clausilia* Drap. sect. *Phaedusa* H. & A. Ad. zu verzeichnen. *Euphaedusa* Bttgr., zu dem *Cl. (Phaedusa) cumingiana* Pfr. (in ihren Varietäten *moluccensis* v. Mts. und *simillima* E. A. Smith) gehört, und *Paraphaedusa* Bttgr., zu dem die übrigen Arten, also *Cl. (Phaedusa) subpolita* E. A. Smith, *celebensis* E. A. Smith und *usitata* E. A. Smith zu rechnen sind. Ob auch *Cl. (Phaedusa)*

dohertyi Aldrich aus Südost-Borneo zu der neuen Subsektion gehört, oder zu *Euphaedusa*, wage ich nicht zu behaupten, da ich das einzige schöne Stück dieser Art in meiner Sammlung nicht opfern möchte.

Schliesslich sei noch bemerkt, dass ich, wie oben bereits angedeutet, *Cl. moluccensis* v. Mts. und *simillima* E. A. Smith höchstens als Lokalrassen von *Cl. cumingiana* Pfr. auffassen kann, die sich in nichts als in Grösse, schwächerer oder stärkerer Streifung, geringerer oder kräftigerer Ausbildung der Nahtpapillen und allenfalls noch flacherer oder mehr trichterförmiger Mundlippe von einander unterscheiden, im übrigen aber deutliche Übergänge zu einander zeigen. Mein Material von *Cl. cumingiana* Pfr. aus Siquijor (Pfeiffer'sche Originale!), von *Cl. moluccensis* v. Mts. aus Ternate und Halmahera und von *Cl. simillima* E. A. Smith aus Süd-Celebes zwingt mich zu dieser Auffassung, die um so weniger Bedenken erregen dürfte, als wir ja in dieser Gattung eine ganze Reihe von meist gemeinen Arten kennen, die über ein grösseres Areal verbreitet sind als die allerdings überwiegende Mehrzahl der Species mit mehr beschränktem Fundorte.

Zur Torf-Fauna.

Von

P. Vincenz Gredler.

Vor geraumer Zeit, als Gefertigter noch hauptsächlich der Entomologie oblag, ward ihm von befreundeter Seite die äusserst schwierige Aufgabe gestellt, verschiedene, höchst unkenntlich gewordene Insectenfragmente (Flügeldecken, Beine, Fühler, Tarsen etc.), welche einzelne Torfmuster in verdrücktem oder schwarz geschmortem Zustande enthielten,

auf ihre ehemaligen Besitzer zu enträthseln — sie zu bestimmen. Durch Vergleiche mit recenten, im oder am Wasser lebenden Insecten mag mir das Preis-Thema einigermaßen gelungen sein. Daher datiert meine erste Bekanntschaft mit dem Torfe selbst. — Später erhielt ich von einem Professor aus Brixen eine reichliche Anzahl verschiedener Arten von Süsswasser-Conchylien, die unter einer mächtigen Schichte von Torf im s. g. Alm, der Torfkreide, gelagert aufgefunden worden. Eine genaue Prüfung ergab, dass es nicht nur dieselben Species waren, die derzeit noch die Gewässer Südtirols beherbergen, sondern auch dass sie in Grösse, Form u. s. w. vom Darwinismus keineswegs beleckt waren. Darunter befanden sich: *Valvata piscinalis* und *cristata* Müll.; *Planorbis nitidus* Müll. und *nautileus* L.; *Bythinia tentaculata* L.; *Cyclas cornea* L. *Pisidium cazertanum* Pol. und *obtusale* Pfr.*). In Anbetracht, dass heutzutage zoogeographische Fragen (m. vgl. Kobelt's „Studien zur Zoogeographie“): ob prae-, inter- oder postglacial oder gar eingewandert? auch auf Schnecken sich erstrecken, von denen in Gebirgsländern manche Arten noch kaum eine stundenweite Ausbreitung aufweisen, regte dies Vorkommen um so mehr zur Erforschung an, als ich mir den Alm unter dem Torfe wohl als Durchfiltrierung kalkführender Wasser, nimmer aber die eingeschlossenen Conchylien auf gleichem Vorgange, erklären zu können glaubte, und auch der Alm noch mehr im dichten Gewebe des Torfes sich hätte ablagern müssen.

Da kam ich an das Nordende des Kalterer See's, welcher wie die meisten Landseen allmähig zurückgegangen sein mag. Ein paar tiefe Gräben waren eben zur Entwässerung des nördlichen Gestades ausgehoben worden, und in der Torfkreide fanden sich (nebst *Bythinia tentaculata*, *Valvata antiqua* Sow., *contorta* Mke, u. *Planorbis albus*) zahlreiche kleine gewundene Körperchen, die ich

— ohne Lupe — für Pupa ansah, als was sie sich schliesslich nicht entpuppten, sondern als Sporen einer Chara (flexilis?)

Wiederum kam ich als Sommer-Caplan auf einen Berg zu einer Herrschaft, die vor Jahren einen grossen, aber durchlässigen Teich angelegt hatte. Derselbe war mit einer kalkspröden Chara dicht bewachsen, welche bereits einen weisslichen Schleim (Bodenschlamm) abgesondert hatte und von Limnaeen bewohnt war. Die Entstehung des Alms als erste Grundlage nachmaligen Pflanzenwuchses und Untergrund des Torfes, aber auch der malacologischen Einschlüsse unter demselben war mir nun klar geworden. Auf solchen Umwegen erst kommt der Autodidact, der noch dazu lieber in die Natur hinaus, als in die Bücher hinein schaut, zum Ziele; als Schüler Sandbergers, Böttgers, Neumayrs, Brusinas und ähnlicher Forscher auf subfossile Dinger prähistorischer Zeiten wäre er solcher Mühen enthoben gewesen; allein er hat schauen und denken, forschen und sich erfreuen gelernt — am Busen, auf dem Mutter-schoosse der Natur.

Da Torfe wenngleich in der Regel unmittelbar post-glaciale Gebilde (Pechtorf, Dopplerit möglicherweise auch wohl ältern Datums) sein mögen, aber auch in der Jetztzeit noch in Bildung begriffen, so dass nur die Mächtigkeit der Torf- und Kreideschichten einigermaßen die Jahrtausende ihres Alters berechnen lässt, so steht doch fest, dass in den oben bezeichneten Fällen sowohl die Insecten- als Mollusken-Relicte zu jener Zeit schon vorhanden waren, und die Fauna, ja Ortsfauna der Gegenwart unverändert repräsentieren. Allenthalben jedoch werden die Limnaeen und — was weniger auffällig — grössere Paludinen und Najaden vermisst. Ja sowie die Möglichkeit, dass jene fast 3 m. — hohen Torfe bei Brixen gleich den Schuttablagerungen schon in die Interglacialzeit fallen, nicht ausgeschlossen ist, so ist es selbst jene nicht, dass besagte Süsswasser-

Conchylien bereits in der Pliocänzeit an Ort und Stelle sich befunden haben. „Nichts gewisses weiss man nicht“; nur Vermuthungen ist weiter Spielraum gelassen.

Eine neue Pleurotomaria.

Von

Hermann Rolle.

Pleurotomaria salmiana n. sp.

Testa elate trochiformis, fere regulariter conica, magna, solida, false umbilicata, undique ruditer spiraliter lirata, liris in anfractibus superis granosis, in tribus inferis laevibus, lutescenti-albida, rubro pulcherrime flammulata. Spira exacte conica (apice fracto). Anfractus superstites 7—8, sutura parum distincta discreti, superi liris granosis confertis quam in *Pl. beyrichii* multo subtilioribus, neque regulariter a sulcis incrementi divisis cincti, vestigiis incrementi perindistinctis, planiusculi, inferi 2—3 supra subexcavati, dein tumidiores, liris spiralibus laevibus in penultimo 13, quarum 4 infra fasciolam incisuralem, vestigiis incrementi praesertim infra suturam distinctis; anfractus ultimus rotundato-angulatus, antice haud ascendens, basi convexus, liris 28—30 infra incisuram cinctus, fovea centrali profunda, margaritacea, umgileum simulante. Apertura perobliqua, intus fuscescens, margaritacea; margo columellaris incrassatus, flexuosus, fuscescens. Incisura 4 mm. lata (in *Pl. beyrichii* 6 mm.); fasciola liris 2 distinctioribus rufis marginata, lira unica mediana subtiliter granulata divisa.

Diam maj. 90, min. 85, alt. (apice restit.) 105 mm.

Hab. in scopulo Okinose Japoniae, prof. 300 metr.

Differt a *Pl. beyrichii* testa altiore, anfractibus planiusculis; liris in anfractibus superis tantum granosis, in inferis multo confertioribus, in pariete aperturali callo omnino coelatis. incisura angustiore etc.

Literatur.

Proceedings of the Malacological Society of London, Vol. III.
No. 3. Decbr. 1898.

p. 166. Melvill, J. Cosmo and J. Ponsonby, a Contribution toward a Check-List of the non marine Molluskan Fauna of South Africa. Zählt alle aus Afrika südlich vom Wendekreis des Steinbocks bekannt gewordenen Binnenconchylien auf, nach einer oberflächlichen Zählung 325 Landschnecken, 37 Süßwasserschnecken und 8 Bivalven. Ausserdem werden 13 Arten als eingeschleppt betrachtet.

Stearns, Robert E. C., *Description of a species of Actaeon from the Quaternary Bluffs at Spanish Blight, San Diego, Cal.* In Pr. U. St. Nat. Mus. vol. XXI No. 1145. (A. traskii p. 297, with fig.)

-- —, *Notes on Cytherea (Tivela) crassatelloides Conr. with descriptions of many varieties.* With pl. XXIII-XXV. Jbid. Nr. 1149 p. 371—378.

The Journal of Conchology vol. 9 No 5. January 1899.

p. 129. Marschall J. T., Additions to British Conchology (Cont.).

p. 152. Collier, Edw., Pupa anglica var. alba nov.

p. 152. Madison, J., Discovery of a Physa new to Britain (die nord-amerikanische Ph. heterostropha Say, bei Birmingham).

p. 152. Melvill, J. Cosmo, Note on Mitra rhodochroa Herv. und M. rhodinosphaera Melv. Beide sind synonym, letzterer gehört die Priorität. —

p. 153. Mansfield, J. R. B., the economic use of some British Mollusca.

Pollonera, Carlo, Intorno ad alcune Conchiglie del Friuli.

In Bollet. Mus. Zool. Torino vol. XIII. No. 334.

(Dec. 1898).

Neu Horatia tellinii und Hor. valvataeformis (mit fig. 2. 3), aus dem Genist des Natisone; von Bythinia? Tellinii und Paulia? (früher Bythiospeum?) tellinii werden verbesserte Abbildungen und Beschreibungen gegeben.

Martini-Chemnitz Conchylien-Cabinet, neue Auflage.

Lfg. 439. Cerithium, von Kobelt (Schluss).

Lfg. 440. Helix, fünfte Abtheilung, von Kobelt. Enthält ausschliesslich Zonites. Neu Z. lardeus (Slenz) t. 234 fig. 1—3 Croatien; — Z. italicus var. paulucciae t. 234 fig. 7—9, Abruzen.

Bofill y Poch, A., la Helix montserratensis, su origen y su distribucion en el tiempo y en es espacio. — In Bul. R. Acad. Cienc. Barcelona 1898. — Non vidi.

Hedley, Ch., Descriptions of new Mollusca. chiefly from New Caledonia. In Pr. Linn. Soc. N. S. Wales 1898. I p. 97.

Neu Placostylus remotus p. 97 fig. 1. 2 von den Goldfeldern von Mambare auf Neu Guinea; die kleinste Art der Gattung, vielleicht eine eigene Untergattung bildend. — Ischnochiton araucarianus p. 100 fig. 3—6, Fichteninsel, Neu Caledonien; — Teinostoma opletum p. 101 fig. 7—9, Neu Caledonien; — Diplomatina obesa p. 102 fig. 10, Neu Caledonien; — Rissoa angusta p. 104 fig. 12, Neu Caledonien. Ausserdem ist fig. 11 Dipl. peroquiniana Crosse abgebildet.

Hedley, Ch. Further Notes on Australasian Shipworms. — In Proc. Linn. Soc. N. S. Wales 1898 I p. 91.


Im reinen Süßwasser an der Mausori Sugar Mill am Rewa auf Viti Lewu fand sich massenhaft eine Tereidide, die als Calobates fluviatilis n. (p. 93 fig. 1—6,) beschrieben wird. Ausserdem wird der schon 1865 beschriebene Calobates sauliae von Port Phillip p. 94 fig. 7—9 abgebildet. Bohrwürmer im Süßwasser sind sonst noch bekannt aus einem Zufluss des Ganges (Nausitoria dunlopei Wright) und eine unbeschriebene Art im Sambesi nach Kirk.

Neues Mitglied:

Naturwissenschaftliches Museum in Hermannstadt. (Siebenbürgen).

Eingegangene Zahlungen:

Heise, Naumburg, Mk. 6.—; Roos, H., Frankfurt a. M., Mk. 6.—; v. Heimburg, Oldenburg, Mk. 6.—; Sterki, New-Philadelphia Mk. 12.—; Arnold, Hermann, Nordhausen, Mk. 6.—; v. Koch, Victor, Braunschweig, Mk. 6.—; Lang, Prof. Arnold, Zürich, Mk. 6.—; Arndt, C., Neubrandenburg, Mk. 6.—; Meissner, Maximilian, Berlin, Mk. 6.—; Graf v. Otting, München, Mk. 6.—; Kinkelin, F., Frankfurt a. M., Mk. 6.—; Leist, J., Berlin, Mk. 6.—.

 Der beiliegende Prospekt des **C. W. Kreidel'schen Verlages** in Wiesbaden wird der geneigten Beachtung der Leser empfohlen.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 15. April 1899.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Einunddreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Aeltere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittsklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Die bosnisch-herzekowinischen Zonites-Formen.

Von

M. v. Kimakowicz.

Zonites verticillus Fér var. *europa* n.

Zon. *verticillus* v. Mölldff. Beiträge zu Fauna Bosniens 1873 pg. 31.

— *croaticus* Branesik (nec Rm.) Sammelausflug nach Bosnien im Jahre 1888. Jahresheft des naturwissenschaftlichen Vereines des Trencsiner Comitats, XI. und XII. Jahrgang 1888/89 pg. 63.

— — Branes. (nec Rossm.) Consignatio systematica specierum in itinere bosnensi anno 1888 per me collectarum, novaque data ad faunam

molluscorum Bosniae ac Herzegovinae. Jahresheft des naturw. Vereins des Trencsiner Comitats, XI. und XII. Jahrgang 1888/89 pg. 68.

— — Serajevoensis Brancs. Consignatio system. etc. . . l. c. pg. 68. (part.)

Gehäuse mehr zusammengedrückt. Umgänge enger aufgerollt. Die Summe der Breiten des dritt- und des vorletzten Umganges, und zwar im Radius der die Mündungsberrands-Insertion schneidet, ist beim Typus immer gleich dem Diameter der $3\frac{1}{2}$ ersten Umgänge oder doch nur etwas wenig kleiner, bei der var. *euroa* hingegen, bloss so gross wie jener der 3 bis $3\frac{1}{4}$ ersten. Die sculpturierte Fläche des letzten Umganges ist im Verhältniss zum vorletzten breiter als beim Typus. Streifung der Oberseite kräftiger, Spirallinien undeutlicher, mit zahlreichen, breiten, weisslich durchscheinenden Striemen (Lippenbildungen).

D*) = 28.2, d = 25.5, H = 15.4, M = 13, m = 11.7 mm. Umgänge $6\frac{3}{4}$ (Trebovic)
D = 32, d = 28.3, H = 16.8, M = 14, m = 12 mm. „ „ $6\frac{3}{4}$ (Maglaj)

Ich sammelte die beschriebene Varietät in der Umgebung des Appelweges an höheren Parthien des Trebovicgebirges und am Bjelasnica-Rücken unweit Sarajevo, Prof. Brandis am Royacica nächst Travnik ebenfalls vereinzelt, dafür bei der Schlossruine von Maglaj sehr zahlreich. Die Gehäuse der letztgenannten Fundstelle sind bei gleichbleibender Windungszahl durchgehends grösser und eine Anzahl davon ist höher gewölbt, stehen somit dem Typus näher. Hierher gehören wohl auch die Schalen die Dr. Brancsik am Castell von Jajca sammelte und für *Zon. croaticus* hielt, ferner auch sein *Zon. Serajevoensis* aus den Gärten am Trebovicgebirge. v. Möllendoiff kannte *Zon. verticillus* bloss aus der Umgebung von Sarajevo und sammelte diesen am Trebovic selten, häufiger im Zujevinathal am Igman.

*) D = grosser, d = kleiner Gehäusedurchmesser, H = Gehäusehöhe, M = Mündungsbreite, m = Mündungshöhe.

Zonites mauritii West.

Zon. mauritii West. Fauna I. 1886 pg. 77.

— *carniolicus* v. Mölldff. (nec A. Schmdt.) l. c.
p. 31. (part.)

Zon. Serajevoensis Brancs. Consig. system. etc. . . l. c.
pg. 68. (part.)

Diese Art wurde von Hrn. k. u. k. Hauptmann Leop. Roschitz in Nadelholzwaldungen auf Svetlo Borje (Lichte Birke, 1400 Mtr. Seehöhe) im Limgebiet des Paschalik's Novibazar an der Montenegro-nischen Grenze entdeckt und mir freundlichst mitgeteilt. Westerlund beschrieb sie nach Exemplaren dieser Fundstelle.

Von den Fundorten, die v. Möllendorff für seinen *Zon. carniolicus* l. c. aufzählt, werden: „Vrh Praca, Lipetagebirge und Vlati auf die in Rede stehende Art zu beziehen sein. Ebenso gehören zu dieser die Gehäuse die Dr. Hensch am Jagot nächst Priboj im Sandsak sammelte und die Brancsik l. c. irrthümlich zu *Zon. Serajevoensis* zog.

Zonites sarajevoensis n. sp.

Zon. carniolicus v. Mölldff. (nec A. Schmdt.) l. c. pg. 33. (part.)

— *mauritii* Brancs. (nec West.) Sammelausflug etc. . .
l. c. pg. 45., 46 u. 63.

— — Brancs. (nec West.) Consig. system. etc. . .
l. c. pg. 68.

Gehäuse zusammengedrückt, am letzten Umgang anfangs stumpfkantig-winklig, gegen die Mündung fast gar nicht gekielt, hell graulich-horn gelb, an der Unterseite fast weiss, mit zahlreichen (bis 7) breiten, weisslichen Striemen (Lippenbildungen) die auf den beiden letzten Umgängen verteilt sind. Die Schale ist oben dicht, fein und ziemlich regelmässig runzelig gestreift, mit sehr dichter und feiner Spiralsculptur, die die Gehäusestreifung, so wie bei *Zon. verticillus*

und *Zon. mauritii* in feine Körnchenreihen auflöst und der Gehäuseoberseite einen matten, seidenartigen Glanz verleiht. Unterseite stark glänzend mit breiten, undichten und sehr undeutlichen Radialstreifen und kaum noch angedeuteter Spiralsculptur. Gewinde flach dachförmig, Umgänge durch ziemlich seichte Naht getrennt, wenig gewölbt, der letzte unterhalb der Kielung merklich bauchiger. Ihre Breiten nehmen anfangs langsamer, später rascher zu u. verhalten sich untereinander wie ca. 1 : 2 : 3 : 5 : 8 : 12.. Nabelung perspectivisch, ihr Durchmesser vier Male im grossen Gehäusedurchmesser enthalten. Mündung elliptisch, mondformig ausgeschnitten, am Basalrande kurz trichterförmig ausgelehnt, sonst gerade.

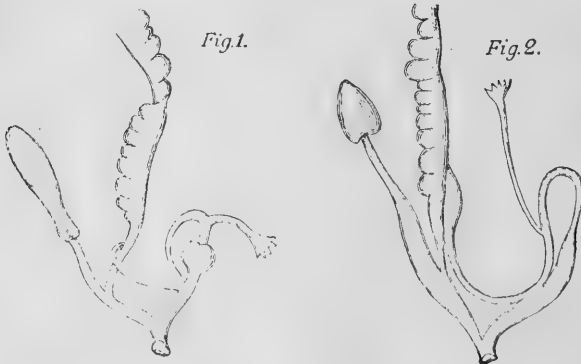
D=22, d=19.2, H= 9.4, M=10, m=7.3, bei 6 Umgängen.

D=24, d=21.2, H=10.8, M=10.4, m=8.8, „ 6 $\frac{1}{4}$ „

D=23.3, d=20.2, H= 9.9, M=10, m=7.4, „ 6 „

D=22.5, d=20.1, H=10.6, M=10, m=7.4, „ 6 „

Zon. sarajevoensis variirt etwas in der Gewindeform die in der Regel dachförmig, sehr selten mehr oder weniger gewölbt ist. Die Art steht in Schalenbildung dem *Zon. mauritii* sehr nahe, dafür sind die anatomischen Verhältnisse der Tiere, wie dieses schon aus nachstehenden Abbildungen



der Genitalien zu erschen, auffällig verschieden. Das Gehäuse des *Zon. sarajevoensis* unterscheidet sich von jenem des *Zon. mauritii* namentlich durch das dachförmige Gewinde (*Zon. mauritii* ist constant fast kugelkappenartig gewölbt), durch die feinere Sculptur, die flacheren Umgänge, die seichtere Naht, die weitere Nabelung (bei *Zon. mauritii* ist das Verhältniss des Nabel- zum grossen Gehäusedurchmesser 1 : 4.5) und durch die zahlreichen weissen Striemen die bei der Westerlund'schen Art blos in der Nähe der Mündung, wenig auffällig und ganz vereinzelt auftreten.

Ich sammelte *Zon. sarajevoensis* in der Umgebung von Sarajevo, namentlich im Milackathal gleich ausserhalb der Stadt an Felsen des linken Ufers d. i. der nördliche Fuss des Trebovic, auf welchem Gebirge ich ihn bis zu einer Seehöhe von ca. 1200 Mtr. nachweisen konnte, ferner im Helenenthal in der Umgebung der Johannaquelle östlich von Sarajevo und schliesslich am Igmanfuss in der Nähe der Bosnaquellen.

Zur Zeit der Bearbeitung seiner: „Beiträge zur Fauna Bosniens“ kannte v. Möllendorff den echten *Zonites carniolicus* offenbar noch nicht, denn sonst würde er *Zon. sarajevoensis* nicht zu jenen gezogen haben, da sich beide durch die Sculptur schon auffallend unterscheiden, auf welche, bei Unterscheidung der *Zonites*-Formen, v. Möllendorff ganz richtig grosses Gewicht legte. Die für seinen *Zon. carniolicus* angegebenen Fundorte: „Jajce am Vrbas, Travnik, Bosnathal bei Vrandeck, Severlje, Umgebung von Sarajevo und Romanjagebirge beziehen sich wohl auf *Zon. sarajevoensis*. Fraglich ist der Fundort: „Travnik“, an welchem Prof. Brandis die Art vergebens suchte.

Die Angaben die Dr. Brancsik in: „Sammelausflug nach Bosnien im Jahre 1888 über das Vorkommen von *Zon. mauritii* u. *Zon. sarajevoensis* macht, sind durchge-

hends falsch. Die Gehäuse, die er im Seitenthal des Milackathales, dann am Trebovic und am Castell von Jajce sammelte, sind nicht *Zon. mauritii* sondern *Zon. sarajevoensis*. Es gehören ferner die beiden Exemplare, die er in den Gärten des Trebovic auffand, nicht zu *Zon. sarajevoensis* sondern zu *Zon. verticillus* var. *euroa*, zu welcher letzter genannter Form auch die Gehäuse vom Castell bei Jajce die Brancsik als *Zon. croaticus* (!) publicirte zu stellen sind. Die Exemplare, die Dr. Hensch am Jagotgebirge bei Priboj im Sandsak sammelte und Brancsik mittheilte, sind nicht *Zon. sarajevoensis* sondern *Zon. mauritii* West. Ich habe Herrn Dr. Brancsik seinerzeit sowohl *Zon. mauritii* von der Original-Fundstelle als auch *Zon. sarajevoensis* mitgeteilt, es ist daher unverständlich wie dieser bei direktem Vergleich derartige Fehler, die übrigens den Grad der Zuverlässigkeit seiner übrigen Publikationen zur Genüge feststellen, zu Stande bringen konnte.

Zonites albanicus Rossm.

Zon. albanicus v. Mölldff. l. c. pg. 33.

Meine Bemühungen obige Art aus dem Occupationsgebiete zu erhalten, blieben erfolglos. v. Möllendorff nennt dafür im Drainagebiet der Herzegowina die Fundorte: Lipeta-Gebirge, Mostar und Prenj-Gebirge. Lebt die Art in der That in Bosnien, was zu bezweifeln kein Grund vorliegt, so ist sie höchstwahrscheinlich durch die var. *narentana* Bttg. vertreten.

Zonites acies Fér.

Zon. acies v. Mölldff. l. c. pg. 33.

— — Brancs. Consignatio system. etc. l. c. pg. 68.

Diese Art liegt mir aus dem Occupationsgebiet bloss aus der Umgebung von Mostar, wo sie Herr Reimoser aus Mödling sammelte, vor. Die Form dieser Localität

zeichnet sich durch geringere Gehäuselhöhe, flacheres Gewinde, weniger gewölbte Umgänge und durch sehr feine Sculptur der Oberseite vor Gehäusen Nord-Dalmatiens aus. Ihr einen neuen Varietäts-Namen zu geben unterliess ich deshalb, da sie bloss in unfertigen Gehäusen von $5\frac{1}{2}$ Umgängen bekannt wurde. Sehr ähnlich sind ihr Gehäuse aus der Umgebung von Matkovic. v. Möllendorff gibt l. c. *Zon. acies* von Mostar, Buna und dem Narentathal, Dr. Brancsik von Bilek (lg. Dr. Hensch), demnach insgesamt von Localitäten der Herzegowina an. Die Angabe Sendtner's (Ausland 1898 pg. 219), dass *Zon. acies* in der Umgebung von Travnik vorkomme, beruht sicher auf einem Irrthum.

Dr. Köbelt, Westerlund u. Andere nennen noch einen *Zon. pudiosus* Zieg. aus der Herzegowina. Mir liegt obige Art, aus den Händen Parreyss stammend, doch ohne Fundortsangabe vor. Kobelts Diagnose (Iconographie No. 1104) passt ganz gut auf meine Schalen, doch die verwandtschaftlichen Beziehungen, die er zwischen jenem und dem *Zon. croaticus* hervorhebt, muss ich gänzlich in Abrede stellen. Bei *Zon. pudiosus* fallen die viel weniger gewölbten Umgänge nicht so wie bei *Zon. croaticus* steil in eine tiefe Naht, sondern bilden vor dieser eine seicht-rinnen-Vertiefung und steigen aus dieser sozusagen zur Naht empor, ein Merkmal welches die Gruppe des *Zon. acies* auszeichnet. Die Spiralsculptur der Oberseite ist allerdings fein, feiner als bei *Zon. acies*, doch niemals derartig verschwindend wie bei *Zon. croaticus* und ist ausserdem knapp über der Naht immer ganz deutlich zu sehen. Diese so wie alle übrigen Merkmale deuten, wenn nicht auf directe Zusammengehörigkeit, so doch auf nächste Verwandtschaft mit *Zon. aulacus* West. und damit auch auf eine nach Griechenland fallende Verbreitung. Ein Vorkommen in Bosnien oder auch in Montenegro ist schon deshalb ausgeschlossen, da *Zonites* in genannten Ländern eben durch stark depresso Gehäuse charakterisiert ist.

Zonites tenerrimus Brancs.

Zon. bosninus Kim. in sched.

Gehäuse niedergedrückt, verkehrt kreiselförmig mit etwas convexem Gewinde, grünlichweiss, durchscheinend, oben, deutlich gestreift, gegen die Embryonalwindung feiner, mit sehr feiner, bloss in den Zwischenräumen der Streifung angedeuteter Spiralsculptur, scharf gekielt, Kiel an der Kante etwas abgestumpft, Umgänge wenig convex, durch seichte Naht getrennt, knapp neben und ober der Kielung mit schmaler, seicht-rinnenförmiger Vertiefung, die die Naht vom dritten Umgänge bis an die Mündung begleitet. Letzter Umgang unten etwas mehr gewölbt wie oben, Unterseite flacher, mehr glänzend, viel feiner und weniger dicht gestreift, Spiralsculptur noch immer sehr fein, doch deutlicher als oben und auch die Kanten der Streifen durchschneidend. Der Durchmesser des Nabels verhält sich zum grossen Gehäusedurchmesser wie 1 : 4.57.

$D = 12.6$, $d = 11.5$, $H = 5.5$, $M = 6$, $m = 3.6$ mm, Umgänge $5\frac{3}{4}$.

Ich sammelte diese Art im Jahre 1886 am Rücken des Bjelasnica nächst Sarajevo in einem Buchenwald unter todttem Laub. Sie ist zunächst mit *Zon. gemonensis* Fér. verwandt und unterscheidet sich, abgesehen von dem auffallenden Grössenunterschied (die grösste *Zon. gemonensis*-Schale meiner Sammlung hat bei $D = 20.3$, $d = 18.5$ und $H = 8.2$ auch nur $5\frac{3}{4}$ Umgänge) durch das verhältnissmässig mehr gewölbte Gewinde und namentlich durch die Sculptur der Unterseite.

Bosnien wird nach dem vorhergegangenen von 6 *Zonites*-Arten bewohnt, einer Zahl wie sie nur noch in Dalmatien und Griechenland beobachtet wird. Von diesen sind drei (*Zon. mauritii*, *sarajevoensis*, und *tenerrimus*) dem Lande endemisch und alle durch stark gedrückte Form vor Vorkommnissen anderer Gebiete auszeichnet.

Hermannstadt am 28. Februar 1899.

Einiges aus Baden.

Von
G. Nägele.

Schon seit einer Reihe von Jahren ist aus Baden, der südwestlichsten Ecke Deutschlands, meines Wissens nichts mehr über Mollusken publicirt worden, nicht als ob diese Gegend überhaupt nichts Interessantes bieten würde, sondern wohl deswegen, weil es an Molluskenfreunden und sorgfältigen Beobachtern mangelt. Denn wenn auch den mannigfachsten Zweigen der Naturwissenschaft auf den öffentlichen Lehranstalten Aufmerksamkeit geschenkt wird, so kommen doch die Schnecken in der Regel sehr stiefmütterlich weg. Und wenn man gelegentlich im Freundeskreis einmal an diese gehörnten Erdbewohner erinnert, staunt fast alles darüber, dass sogar in unserem kleinen Lande es circa 140 Molluskenarten geben soll.

Ein sorgfältiger Sammler war der seit längerer Zeit verstorbene Dr. Lehmann, Direktor des Lehrerseminars II in Karlsruhe, der seine Erfahrungen in dem Büchlein „Einführung in die Molluskenfauna des Grossherzogthums Baden. Karlsruhe 1884“ niedergelegt hat, in welchem Büchlein besonders auch das Material berücksichtigt wurde, das Herr Dr. Sterki in einem Artikel des Nachrichtenblattes No. 3 1881 „Zwischen Jura u. Schwarzwald“ veröffentlichte.

Das Gebiet auf dem Dr. Sterki sammelte, umfasst nur einige wenige Quadratkilometer, und doch verzeichnet er in obiger Abhandlung 95 Species und zwar 9 Nacktschnecken, 2 *Vitrina*, 10 *Hyalina*, 22 *Helix*, 12 *Pupa*, 9 *Clausilia* etc. und 10 Najaden. Die Zahl der letzteren ist gering, weil in diesem Gebiet die stillen Gewässer fehlen. Wie nun aber Dr. Sterki schreibt, es seien die Landschnecken „ziemlich gut“ vertreten, so möchte ich behaupten, dass diese „sehr gut“ vertreten sind, wie obige Aufzählung darthut in

Anbetracht des kleinen Terrains, auf dem Dr. Sterki gesammelt hat und in Anbetracht einiger Arten, die anderwärts in Deutschland nicht oder nur selten gefunden werden. Da aber das sehr beschränkte Gebiet, auf dem Herr Sterki sammelte, den auf badischer Seite gelegenen Schweizer Boden (Kanton Schaffhausen) berührt, so liess ich es mir angelegen sein, einige Wegstunden weiter oben im Wuttachthal, aber noch im Muschelkalkgebiet, sammeln zu lassen um zu sehen, wie weit die aufgeführten Arten sich in dem badischen Schwarzwald hinauf versteigen. Das Resultat meiner Forschung war, dass fast alle von Sterki genannten Arten — auch die Raritäten — sich an höher gelegenen Orten wieder finden, soweit die Existenzbedingungen vorhanden sind, nämlich Kalk. Die allgemein verbreiteten Arten übergehend erwähne ich:

Helix (Fruticicola) edentula Drap. Diese kleine Schnecke ist nicht auf die Alpen beschränkt, sondern findet sich im Schwarzwald heimisch, und zwar nicht blos im Kalkgebiet des südöstlichen Schwarzwaldes, sondern auch auf Sandsteinen des höheren Schwarzwaldes, so z. B. beim Steinabad im oberen Steinathal.

Helix (Frutic.) rufescens Penn. Ziemlich häufig auf Kalkboden und zwar die typische Form.

Helix (Frutic.) villosa Drap. Nach Clessins geschätzter Molluskenfauna Deutschlands soll diese schöne *Helix* nur den Alpen angehören und durch Flüsse von dort weiter verbreitet worden sein. Dies kann aber hier nicht zutreffen, da die Fundorte an der oberen Wuttach (Bad Boll, Hausen vor Wald) von den Alpen zu weit entfernt sind und durch keine Flüsse mit denselben in Verbindung stehen. Es darf diese als ächtes Kind des südöstlichen Schwarzwaldes betrachtet werden.

Helix pomatia L. findet sich in Wuttachthal in wahren Riesenexemplaren von 65 : 55 mm. Auch linksgewundene Gehäuse dieser Art sind nicht gar selten. Seit einigen

Jahren bildet diese Schnecke einen bedeutenden Ausfuhrartikel nach Paris, so dass sich in kurzer Zeit eine starke Verminderung dieser grossen essbaren Schnecken zeigen wird.

Helix (Tachea) silvatica Drap. Diese Art, die bisher nur aus den Rheinwaldungen bei Karlsruhe bekannt war, ist voriges Jahr in grosser Anzahl bei Waldshut am badischen Oberrhein gesammelt worden. Wenn dieselbe durch den Rhein oder besser durch die Aar aus der Schweiz soll herübergeführt worden sein, so gibt es sicherlich noch manche Fundorte am Rhein her, die bisher ihren richtigen Beobachter noch nicht gefunden haben.

Buliminus detritus Müll. Auf Jura und Muschelkalk eine häufige Erscheinung. Ich führe diesen nur desswegen hier an um zu beweisen, dass die Ansicht Rossmässlers, dass diese Schnecke nicht höher steige als die Reben gedeihen und wohl erst mit diesen zur Römerzeit nach Deutschland eingewandert sei, unrichtig ist. Denn dieser *Buliminus* steigt in vertikaler und horizontaler Richtung hier weit über die Rebkultur hinaus. So findet sich derselbe massenhaft auf der Höhe des über 3000 Fuss hohen Fürstenberges bei Donaueschingen, während die Rebe gewöhnlich nicht über 1500' emporsteigt. Auch sind die Fundorte im oberen Wuttachthal und bei Donaueschingen mehr als 30 Kilometer von den Rebgebirgen entfernt und finden sich todte Gehäuse tief im Erdboden der Bergabhänge, so dass sich meiner Ansicht nach nicht annehmen lässt, dass diese Art erst mit römischen Reben zu uns gebracht worden ist.

Von Clausilien besonders zu erwähnen *Cl. cana* Held, die sich bei Achdorf findet zwar selten, dagegen häufig *Claus. cruciata* Stud. in der Umgegend von Achdorf und Ewattigen. Herr Professor Dr. Boettger theilte mir mit, dass diese letztere Art sich in der Regel nur auf Basalt finde, dies trifft jedoch an genannten Fundorten

nicht zu, da dort der Muschelkalk vorherrscht und die Basaltkegel des Hegaus mehrere Stunden entfernt sind.

Cl. parvula Stud. Häufig — auch im Mittelbaden.

Acme lineata Drap. und *polita* Hartm. Im Genist der Wuttach.

Pomatias septemspiralis Raz. Wuttachthal bei Achdorf. Dies einige seltenere Arten zumeist aus dem Kalkrevier des badischen südöstlichen Schwarzwaldes.

Es sollen hier noch einige Arten Erwähnung finden die in der vortrefflichen Mollusken-Fauna von Clessin als für Baden fehlend angeführt werden. Dahin gehören:

Helix (Patula) rupestris Drap. Diese Minutie findet sich auch im südöstlichen Schwarzwald an Kalkfelsen bei Achdorf, wenn auch sehr selten; häufig dagegen am Isteiner Klotz, einem westlichen, ins Rheinthal abfallenden Kalkausläufer des Schwarzwaldes.

Planorbis corneus L. soll nach Clessin im Rheinthal nicht weiter hinaufgehen als bis Heidelberg und Knielingen, ist aber in Wirklichkeit in der badischen Rheinebene bis zum Kaiserstuhl hinauf in den Hanflöchern und Tümpeln eine allgemein bekannte Erscheinung.

Planorbis Rossmässleri Auersw. findet sich auch (teste Lehmann) bei Donaueschingen und Karlsruhe.

Planorbis glaber Jeff. im Kinzigthal.

Plan. spirorbis L. am Bodensee bei Konstanz (Lehmann) nach Clessin sonst nur in Norddeutschland.

Valvata depressa Pf. wurde voriges Jahr, wenn auch sehr vereinzelt, bei Offenburg und früher schon bei Konstanz gefunden.

Neritina fluviatilis L. Wenn Clessin bemerkt, im oberen Gebiet des Rheins fehle sie, dem Rhein bringe sie erst der Neckar zu, so trifft dies nicht zu. Denn diese *Neritina* wurde auch im Rhein bei Jehenheim in Mittelbaden von

Herrn Apotheker Bauer gesammelt, dem ich mehrere Stücke verdanke.

Von den Bivalven möchte ich hauptsächlich erwähnen *Unio pictorum* L. var. *limosus* Nils der in den Altwässern der Kinzig, wo diese in die Rheinebene einkeilt, in Riesenexemplaren gefunden wird. Im wasserarmen Sommer 1893 trockneten manche Tümpel völlig aus, wo Stücke von L. 125 br. 52. d. 32 mm zum Vorschein kamen. Ebenso *Anodonta cellensis* Schr. in der Länge von 175 mm.

Kinzig und Schutter, hier in Mittelbaden einander ganz benachbart, zeigen ein völlig von einander abweichendes Bild ihrer Najaden. Während die stagnirenden Altwasser der Kinzig *Unio limosus* Nils. und *Anodonta cellensis* Schr. aufweisen, birgt dagegen die ruhigfliessende Schutter nur kleine Formen von *Unio pictorum* L., und *Unio batavus* Lam. massenhaft in verschiedenen Grössen stets bis über die Wirbel hinaus corrodirt. Von *Anodonta* findet sich nur *anatina* L. in diesem Flösschen. *Anodonta cygnea* L. konnte ich nur in wenigen Stücken aus Hanfrösten hiesiger Gegend erhalten.

Die grossen Zweischaler legte ich seiner Zeit alle dem allezeit diensteifrigen Herrn Professor Dr. O. Boettger zur genauen Bestimmung vor und er schrieb mir, dass dieselben nicht ohne Interesse seien. So konstatierte er aus den vorgelegten Stücken der *Unio pictorum* L. var. *quinqueannulatus* Kstr. der sonst nur aus der Pfalz bekannt ist. Ferner *Unio batavus* Lam. var. *piscinalis* Rm. *Anodonta cygnea* L. var. *ventricosa* C. Pfr., *Anod. cellensis* Schr. var. *subponderosa* Dupuy und *Unio batavus* var. *ryckholti* Malzine, der im Klettgau am Oberrhein sich findet, sonst mehr aus Frankreich und Belgien bekannt ist. Dies eine kleine Auslese aus der Badischen Fauna, die wohl für genaue Forscher noch manches Neue bergen dürfte.

Waltersweiler, den 15. Februar 1899. (Offenburg).

1. **F. Wiegmann.** Landmollusken (Stylommatophoren). Zootomischer Theil (Kükenthals Ausbeute). Abhandlung. Senckenberg. naturf. Ges. XXIV. 1898. p. 287—555. 11 T.
2. **A. Jacobi.** Japanische beschalte Pulmonata. Anatomische Untersuchung des im zoolog. Museum der K. Universität in Tokyo enthaltenen Materiales. Journ. College sc. Tokyo XII. 1898. 92 S. 6 T.

Zwei Arbeiten, welche die morphologische Behandlung einer Faunistik bringen, welche von anderer Seite in die Hand genommen ist. Die Fauna von Celebes (und Borneo) hat Kobelt bereits geliefert, von der japanischen hat sich Simroth die Nacktschnecken vorbehalten, den allgemeinen faunistischen Theil bearbeitet Ehrmann, als erste Frucht der gemeinsamen Studien liegt Jacobi's Abhandlung vor. Naturgemäss kann die Anatomie von Thieren, welche in einer Provinz zusammengewürfelt sind, keine durchschlagenden morphologischen Resultate ergeben, es handelt sich vielmehr um Bausteine, die sich erst später zu einem Gebäude zusammenfügen lassen, vorläufig aber mehr einzelnen systematischen Werth haben. Solche Einzelheiten bringt Wiegmann in ausserordentlicher Menge, indem er von jeder Art einen ausführlichen Sektionsbefund mittheilt. Jacobi fügt der gröberen Anatomie vielfach histologisches Detail ein. In Nachstehendem wird die systematische Reihenfolge innegehalten.

Naniniden s. Zonitiden. Es dürfte schwer sein eine bestimmte Charakteristik der Familie zu geben. Fast alle Merkmale die man heranziehen möchte, wechseln bis zum Verschwinden, die dreitheilige Sohle, die Schalenlappen, der oxygnathe Kiefer, der durchbohrte Liebespfeil etc. Vielleicht sind noch die gleichmässig zweispitzigen Marginalzähne das beste Merkmal, sowie die Trennung der Visceral-

ganglien, allerdings armselig genug, gleich die erste Gattung *Rhysota*, von der Wiegmann eine Art beschreibt, entbehrt der Schalenlappen, der Sohlentheilung, die Schwanzdrüse und des Pfeilsacks. Eigenthümlich ist die drüsige Auskleidung des Uterushalses, d. h. der Eileiterstrecke zwischen dem Abgange des Samenleiters und dem Blasenstiel, sowie der kurze gedrungene Penis, der die Glans enthält. Der proximale Theil derselben bis zum Penisretractor ist wohl besser als *Epiphallus* aufzufassen, ein Ausdruck, den Wiegmann durchweg vermeidet.

Allen folgenden Formen kommt die Schwanzdrüse zu.

Zwei neue *Parmarion*arten (*P. maculosus* von Java und *dubius* von Borneo) dürften besser zu *Microparmarion* Srth. zu stellen sein. Die zweite Species hat keinen Pfeil in der Drüse.

Ueber *Helicarion* haben beide Autoren gearbeitet, Jacobi über zwei japanische Arten, die ersten Vertreter der Gattung in Japan, Wiegmann über drei Species von Halmahera und Celebes. Der Kiefer hat bald einen Zahn, bald ist er glatt. Die *Radula* ist meist sehr breit. Von Einzelheiten verdient besondere Erwähnung, dass auch einspitzige Randzähne vorkommen, so dass auch die Zweispizigkeit nicht als durchgehendes Zonitidenmerkmal betrachtet werden kann. Merkwürdig ist das Verschmelzen der vorderen Arterie nach ihrem Durchtritt unter dem Darne mit dem Diaphragma. Die Leberarterie, die man bisweilen an ihren Kalkeinlagerungen leicht verfolgen kann, hat zahlreichere Seitenäste als bei den *Heliciden*. Aus den Cerebralganglien treten die Nerven zu Th. in ungewöhnlicher Gruppierung aus, der Tentakelnerv hat mit den Nachbarn eine gemeinsame Wurzel und dergl. unbedeutende Verschiebungen mehr. Die Zwitterdrüse ist durch kugelige *Acini* ausgezeichnet. An den Endtheilen, die der Anhangsorgane entbehren, herrscht doch viel Wechsel; der Blasenstiel entspringt bald vom Oviduct, bald vom Penis, der letztere hat verschieden

reiche Anhänge. Der Kalksack ist als Flagellum zu deuten. Die Auskleidung mit Reizpapillen steigt bei den japanischen Arten weit hinauf in den Epiphallus. Die Papillen sind keulenförmig, innen mit derben Stützzellen, aussen mit kubischem Epithel, ohne Conchinbewaffnung. Es scheint, als wenn weitere Durcharbeitung geographische Sektionen ergeben würde, allerdings ohne Rücksicht auf Höhe und Zahl der Umgänge der Spira.

Medyla ist durch die Form der Schalenlappen von Vitrina unterschieden. Die Sohle ist undeutlich dreitheilig, der Kiefer glatt ohne Zahn. Die Genitalorgane haben eine grosse Pfeildrüse, doch ohne kalkigen Pfeil, am langen Penis ein kurzes Coecum und ein langes Flagellum. Auch hier verwächst, wie bei den meisten folgenden Formen, die vordere Arterie mit dem Diaphragma. Die genaue Schilderung des Retractors, sowie des Nervensystems, besonders der Buccalnerven, führt vorläufig nicht zu weiteren Schlüssen. Wichtig ist der nur einspitzige Mittelzahn der Radula; die Marginalzähne sind zweispitzig. Es bleibt nicht ausgeschlossen, dass genauere Kenntniss die Form unter Xesta einreihet.

Die Gattung *Everettia*, von der Wiegmann zwei Species nach ihrer Anatomie ebenso allseitig als ausführlich schildert, dürfte sich auszeichnen durch Mangel der Schalenlappen, durch den meist in zwei zerlegten linken Nackenlappen, dreispitzigen Mittelzahn, ungleich zweispitzige Marginalzähne und durch die in einzelne Lappen getheilte Pfeildrüse mit kalkigem Pfeil. Wiegmann findet das kleine Receptaculum drüsig und vermuthet eine Nebenfunktion; wahrscheinlich erklärt sich's daraus, dass noch keine Copula stattgefunden hatte. *Everettia fulvocarnea* wird, da sie einen Schalenlappen besitzt, von der Gattung ausgeschlossen.

Dendrotrochus entbehrt der Pfeildrüse und der Schalenlappen, beide kommen *Hemiplecta densa* zu. Trotz der genauen

Schilderung der gesammten Anatomie lassen sich aber kaum sichere Grenzen herausfinden, so dass *Hemiplecta* ebenso gut zu der vielgestaltigen Gattung *Xesta* gezogen werden könnte.

Auch betreffs dieses Genus sind die meisten Angaben über die Grösse der Niere und des Pericards, über die stärkere Zerlegung des *Columellaris*, über die Kürze der *Cerebralcommissur* zunächst Bausteine für künftigen Gebrauch. Bemerkenswerthe Einzelheiten sind je ein Nerv aus einem *Pleuralganglion*, die Zusammengehörigkeit des *Pfeilsackretractors* zum *Spindelmuskel*, die Absonderung des *Spermatophorenfadens* und der *Kalkconcremente* in den Drüsen des *Flagellums* und *Kalksacks* u. dergl. m. In einigen Beziehungen lässt sich indess für die Gliederung der vielen Arten Anhalt gewinnen. Bei einer Anzahl namentlich indischer Formen sind die *Schalenlappen* rudimentär, der linke *Nackenlappen* ist ungetheilt, die *Radula* enthält höchstens 180 Zähne in einer *Querreihe*, die mehr östlichen Formen von *Hinterindien* bis zu den *Philippinen* haben wenigstens 250 *Radulazähne* in der Reihe, sie haben *hornförmige Schalenlappen* und einen ungetheilten oder doppelten linken *Nackenlappen*. Eine andere Eintheilung gründet sich auf die Form der Zähne. Die *Marginalzähne* sind nur bei einer Art ein-, sonst immer *zweispitzig*. Die *Mittel- und Seitenzähne* sind bald ein-, bald *dreispitzig*. Das erstere hält W. für das *Ursprüngliche*, die *Vereinfachung* für Folge von *Reduction*.

Dyakia mit einer Art schliesst sich eng an, mit geringen *Eigenthümlichkeiten* der *Fühlerretractoren* und der *Visceralcommissur*. Das linke *Cerebrovisceralconnectiv* ist länger als das rechte, was bei der *linkgewundenen Schnecke* umgekehrt zu erwarten wäre. Sonst werden *Godwin-Austens* Angaben bestätigt und erweitert. Am besten werden die von *Semper* unter *Ariophanta* zusammengefassten Formen bei *Dyakia* untergebracht.

Die verschiedenen untersuchten Trochomorpha-Arten führen zunächst zu dem Resultat, dass die Gattung trotz fehlender Schwanzdrüse und Sohlentheilung nicht zu den Heliciden gehört, sondern zu den Zonitiden. Schalenlappen fehlen, der linke Nackenlappen ist gestielt. Der Fuss hat den doppelten Saum. Die verschiedenen Componenten des Columellaris, die Fühler-, bez. Seitenretractoren, der Pharynx- und der Schwanzretractor treffen sich erst am Hinterende. Ein Vormagen wird nicht gebildet. Der oxygenathe Kiefer, höchstens mit schwachem Zahn, ist aus der Verschmelzung vertikaler Plättchen entstanden. Die Radulazähne schwanken wie bei Xesta. Die Lunge ist schmal und lang. Die vordere Arterie verschmilzt mit dem Diaphragma. Die Niere ist von mittlerer Länge, der Ureter geschlossen. Die Genitalien entbehren der Anhänge. Die Zwitterdrüse setzt sich aus ca. 6 Büscheln kleiner Blindsäckchen zusammen. Der Uterushals ist drüsigt. Der Stiel des Receptaculum wechselt sehr in seiner Länge. Bei *Tr. bicolor*, wo er am längsten ist, ist auch der Epiphallus am längsten. Der Penis hat einen fleischigen Wulst, der als Stimulus (Reizkörper) gedeutet wird. Die Glans zeigt verschiedene z. T. blattartige Lippenbildungen. Die Cerebralcommisur ist kurz oder fehlt. Die Visceralkette zeigt die Trennung der Ganglien, wie bei den übrigen Zonitiden.

Bei dem japanischen *Conulus tener* (2) ist die Sohle dreitheilig, der Fuss trägt ein kurzes Hörnchen. Die Marginalzähne werden dreispitzig. Die Genitalien haben ein langgestieltes Receptaculum, ganz im Gegensatz zu den Angaben von Ihering's an anderen Arten. Der Penis mit seinem Appendix entbehrt der Reizpapillen.

Heliciden. Bei ihnen tritt (an den sorgfältigen Untersuchungen Wiegmann's) der Mangel einer Unterscheidung zwischen Penis und Epiphallus deshalb störend hervor, weil Pilsbry in seinem ausführlichen System, welches Jacobi

seiner Arbeit zu Grunde gelegt hat, besonderen Werth darauf legt.

Von *Planispira* hat Wiegmann 6 Arten zergliedert. Der Fuss ist ungesäumt, die Sohle nicht getheilt, der Mantel ohne Schalenlappen; der linke Nackenlappen zerfällt in zwei Teile, von denen der obere rudimentär wird. Der *Columellaris* ist in der einheitlichen Wurzel und relativ späten Verzweigung typisch. Der Kiefer ist bisweilen noch fast oxygnath. An der *Radula* ist der Mittelzahn einspitzig die Seitenzähne ebenfalls einspitzig und die Randzähne dreispitzig. Es handelt sich aber dabei nicht um eine regelrechte Ab- und Zunahme von Exodonten, sondern um eine Spaltung oder Einkerbung der anfangs einfachen Schneide. Die vordere Arterie verschmilzt mit dem Diaphragma. Der Geschlechtsapparat hat keine Anhänge, bisweilen ein kurzes Flagellum und *Peniscoecum*. Der Penis hat eine Glans, bisweilen daneben einen zungenförmigen Stimulus. Der Schlundring ist gedrunken, die *Cerebralcommissur* sehr kurz, ebenso die *Viscero-Pedalconnective*. Der Ureter ist in ganzer Länge geschlossen.

Was für diese Gattung gilt, hat mit geringen Abänderungen auch für die übrigen *Heliciden* von Celebes Geltung, nämlich für *Pseudobba* (*Helix Quoyi*), *Phania*, *Albersia*, *Papuina*. Der Penis ist z. T. kurz, und das was W. für seinen Haupttheil nimmt, ist als *Epiphallus* zu bezeichnen. Ihm entspricht der lange Blasenstiel. Leider wird nirgends die *Spermatophore* beschrieben, die vermuthlich einen langen Endfaden hat, wohl mit allerlei *Conchinbesatz*, den drüsigen Falten des *Epiphallus* entsprechend. W. hält den Mangel aller Anhangsorgane für eine Reduktionserscheinung. Man könnte umgekehrt wohl die Form des Kiefers, die noch oft an den oxygnathen erinnert, als Zeichen von Ursprünglichkeit nehmen und für die ganze Gruppe einen malayischen Schöpfungsherd ver-

muthen. Allerdings spricht die Geschlossenheit des Ureters dagegen. Auch Amphidromus wird hier angeschlossen. Die Mantelverhältnisse sind dieselben, die Schalenlappen fehlen, worin eine frühere Angabe Jacobi's corrigirt wird. Der Kiefer besteht aus Plättchen, die mit einander verwachsen, er ist aulacognath bis odontognath. Die Radula ist durch Breite und Kürze ausgezeichnet, noch nicht doppelt so lang als breit. Der Mittelzahn hat eine schaufelähnliche Hauptspitze, bei den Seitenzähnen kommt gleich eine innere Spitze hinzu, weiterhin eine äussere, schliesslich Vermehrung durch Spaltung. Auffallend ist die Länge der Niere. Die Genitalien entbehren der Anhangsorgane; der Penis zerfällt in den unteren eigentlichen Penis bis zur Glans und in den Epiphallus mit Flagellum. Das wechselnde Längenverhältniss zwischen beiden letzteren und die Form der Glans geben gute Artmerkmale. Kreuzung des rechten Ommatophoren, Zusammendrängung im Schlundring wie bei Helix.

Ganz verschieden von allen diesen sind die Heliciden von Japan. Am einfachsten sind noch in Bezug auf ihre Genitalien die Ganesellen (3 spec.), da sie weder Pfeilsack noch Anhangsdrüsen haben. Die lange Ruthe, der ein langer Blasenstiel entspricht, zerfällt in Epiphallus mit Flagellum und in den eigentlichen Penis unterhalb des Retractors, wo er mit einem seitlichen Appendix beginnt, d. h. mit einem Blindsack, der gekräuselte Längsfalten trägt. Diese Pilaster sind im Innern musculös und nicht drüsig. Die Vesicula seminalis existirt nicht als solche, sondern bloss als eine Schlinge des Zwittergangs, wie bei Arion. Zwei Helix haben an den sonst einfachen Genitalien ein derbes Flagellum und eine plumpe, hornförmige Appendicula an der Vagina, ohne Pfeil. Vorläufig lassen sie sich nur mit Ungewissheit unter Pilsbrys Epiphallo-gona subsumieren. Immerhin bedingt jene Appendicula einen wesentlichen Unterschied gegenüber den Formen von Celebes.

Die Euloten will Jacobi auf Grund der Anatomie in verschiedene Untergattungen zerlegt wissen, wobei die Unterschiede zwar mässig, aber für die Gruppen constant sind. Von den ächten Euloten wird *Eulota sphinctostoma* genau untersucht. Sie hat die grösste Aehnlichkeit mit unserer *Helix fruticum*, in Bezug auf Pfeilsack, Nebenpfeilsack und fingerförmige Drüsen. Charakteristisch ist die Anschwellung des distalen Pfeilsackendes, mit dem er an der Vagina ansitzt, des Pfeilsackbulbus. Er hat unten eine glatte Wand mit Cylinderepithel, der ganze obere Umfang dagegen hat hohe Wülste mit niedrigem Epithel, die von einzelligen Schleimdrüsen erfüllt sind. Sie erzeugen ein sproedes, bräunliches Secret unbekannter Funktion. — Die Untergattungen *Acusta*, *Euhadra*, *Eulotella*, *Plectotropis*, *Aegista* zeigen geringe Differenzen, die beiden letzten sind wohl nach der Anatomie zusammenzufassen; dagegen wird eine neue Untergattung gut begründet. *Trishoplita* hat am Pfeilsack zwei Nebenpfeilsäcke, zwischen denen die Schleimdrüsen ausmünden, während sonst die Pfeilsäcke nur in der 1,2- oder 4-Zahl vorkommen. Nur der unpaare Hauptpfeilsack trägt einen Pfeil, besetzt mit zierlichen Widerhäkchen, welche einer Schnecke schwerlich gestatten werden, das in die Haut applicirte Organ wieder daraus los zu werden. Viele Einzelheiten betreffen die Nackenlappen, Kiefer und Radula, Gallengänge und Magenfalten, Niere und besonders die zum Theil complicirte Verzweigung des *Columellaris*. Von *Euhadra* wird die Musculatur des Pharynx genau geschildert: 2 Levatoren, 2 Seitwärtszieher, 2 Protractoren und 2 Dreher, welche sich in der Mittellinie kreuzen und mit ihren Fasern nach Art eines Chiasma durchflechten.

Pupiden. Von dieser unsicher umgrenzten Familie beschreibt Jacobi japanische Clausilien (*Stereophaedusa*). Die Genitalien sind ohne Anhangsorgane, nur der Blasen-

stiel hat ein langes Divertikel. Beziehungen der Genitalretractoren zum Columellaris sind nicht vorhanden. — Umgekehrt hat *Buliminus japonicus* einen oberen Penisretractor vom Diaphragma, und einen unteren, der sich vom rechten Fühlermuskel abzweigt. Der Blasenstiel hat ein langes Divertikel, der lange Penis eine blindsackartige Erweiterung (Flagellum?) unterhalb des diaphragmatischen Retractors. Ein penisähnliches Anhangsorgan wird von Jacobi als ein zweiter, nicht fungirender Penis mit langem Flagellum, von Simroth als Pfeildrüse gedeutet.

Limnaeidea. Die japanische neue *Limnaea okinawensis* Ehrm. unterscheidet sich wenig von den europäischen. An den Genitalien sitzt die kleine weisse Schalen- oder Nidamentaldrüse oberhalb der Eiweissdrüse.

Simroth.

Zur Kenntniss der pleistocaenen *Helix* (*Tachea*) *tonnensis* Sdbg.

Von

F. Hocker (Gotha)

Nachdem schon der frühere Custos am hiesigen Herzgl. Museum, Dr. A. Wellmann, diese in den Kalktuffen bei Burgtonna im Herzogtum Gotha vorkommende Schnecke in seinen „Petrefacten Thüringens“, Cassel 1862, als *Helix nemoralis* var. *major* aufgezählt und abgebildet hat, ist dieselbe zuerst von Dr. F. v. Sandberger als eigene Art erkannt und in seinem Werke. „Die Land- und Süsswasser-Conchylien der Vorwelt“, Wiesbaden 1875, genauer beschrieben worden. Wiederholt als Vorkommniss der bezeichneten Kalktuffe wird die Schnecke in den „Erläuterungen zur geolog. Specialkarte von Preussen u. den Thüringischen Staaten, Blatt Gräfen-Tonna“, von O. Speyer (1883) sowie

in den Arbeiten von Dr. F. v. Sandberger. „Ueber die pleistocaenen Kalktuffe der fränkischen Alb. pp.“¹⁾ und von Dr. A. Weiss. „Ueber der Conchylienfauna der interglacialen Travertine von Burgtonna und Gräfontonna“²⁾ aufgeführt. Ihr Vorkommen bei Burgtonna ist zur Zeit ein häufiges, während sie v. Sandberger in dem angeführten Werke noch als ss. bezeichnet.

Ein zweiter Fundort sind die Travertine von Weimar und Taubach, wo die Schnecke nach Dr. A. Weiss. „Die Conchylienfauna der altpleistocaenen Travertine des Weimarisches-Taubacher Kalktuffbeckens“³⁾ selten vorkommt. H. Pohlig giebt in „Vorläufige Mitteilungen über das Pleistocaen, insbesondere Thüringens“⁴⁾, wo übrigens fälschlich. „Tonnae“ Sdbg. statt „tonnensis“ citirt ist, als weiteren Fundort noch Mühlhausen an, doch kennt Bornemann, welcher 1856 „über die Diluvial- u. Alluvial-Bildungen der Umgegend von Mühlhausen im Gebiete des oberen Unstruthales“⁵⁾ schrieb, die Schnecke nicht, und auch ich habe dieselbe dort noch nicht auffinden können.

Helix tonnensis Sdbg. schliesst in ihrem Habitus eng an die kaukasische *Hel. atrolabiata* Kryn. an ohne mit ihr identifiziert werden zu können, wie dies von Pohlig geschieht. Nach Sandberger steht sie fast in der Mitte zwischen letzterer und „der grössten Varietät der *Hel. nemoralis*, wie sie z. B. bei Würzburg vorkommt“.

Das enthabelte Gehäuse ist gedrückt-kugelig, meist deutlich und regelmässig gestreift und sehr festschalig. Die Grundfarbe ist weiss, auf welcher 2—5 braune Bänder verlaufen. Es sind mir folgende Bänderformen bekannt

1) Sitz. Ber. math. phys. Cl. d. K. b. Acad. d. W. XXIII. 1893, München

2) Zeitschr. d. Deutsch. geolog. Ges. XLIX. 1897 pag. 683.

3)-Nachr. Bl. 26. Jahrg. 1894 No. 9/10.

4) Zeitschr. f. d. ges. Naturwissensch. Halle, 1885 pag. 258.

5) Zeitschr. d. Deutsch. geol. Ges. VII. pag. 89.

geworden: 123,45, 103,45, 003,45. 003,45, 003,05. Hiervon sind 003,45 und nächst dieser 123,45 am häufigsten; die übrigen Formen finden sich seltener. Das 3. und 5. Band sind daher die beständigsten und fehlen nie. Die beiden ersten Bänder sind schmal und durch einen nur kleinen Zwischenraum getrennt, das 5. Band ist das breiteste, nächst diesem das 3.; das 4. ist veränderlich und verbreitert sich zuweilen auf Kosten des 5. Bandes. Band 3 und 4 sind durch einen grösseren, Band 2 und 3 sowie 4 und 5 durch geringere Zwischenräume getrennt.

Die $5\frac{1}{2}$ Umgänge nehmen regelmässig zu und sind wenig gewölbt. Die Naht verläuft dicht unterhalb des 3. Bandes und steigt an der Mündung bis zum 4. Bande herab. Die Mündung bildet einen durch die Mündungswand angeschnittenen Halbkreis, als dessen Sehne der Basalrand zu denken ist. Der Aussenrand ist erweitert und vor dem Übergang in den Basalrand etwas ausgebuchtet; letzterer zeigt an dieser Verbindungsstelle nur selten die Spur eines Basalhöckers.

Eine Färbung lässt die Mündung nicht erkennen, dieselbe erscheint vielmehr rein weiss, doch möchte ich hieraus auf eine gleiche Beschaffenheit der Schnecke im lebenden Zustande aus dem Grunde nicht schliessen, weil auch *Hel. nemoralis* M. und *Hel. vindobonensis* Pfr. aus den Tuffen von Tonna eine dunklere Färbung der Mündung nur in seltenen Fällen noch erkennen lassen.

Die Grössenunterschiede sind ziemlich bedeutend; sie schwanken zwischen diam. maj: 34—23, diam. min. 28—20, alt. 26—18 mm. Die grössten Exemplaren gehören ausschliesslich der Bänderform 003,45 an.

Eine Missbildung habe ich bis jetzt nur an einem Stück beobachtet, bei welchem der letzte Umgang in Folge einer Verletzung Neigung zu scalarider Bildung zeigt; dasselbe misst 30 : 25 : 25 mm.

Nach Empfang des Manuscripts schrieb mir Herr Dr. W. Kobelt: „Was ich von *Hel. tonnenis* durch Dr. Weiss gesehen, gehört meines Erachtens überhaupt nicht zur Gruppe der *atrolabiata*, sondern ist eine Riesenform des *nemoralis*-Typus ähnlich dem mittelitalienischen.“

F. U.

Neue Arten aus der Strubell'schen Sammlung.

Von

Dr. O. v. Möllendorff.

1. *Paryphanta louisadarum*.

T. rimata, depressa, tenuiuscula, sat ruditer striata, lineis spiralibus impressis, sat distantibus decussata, straminea, cuticula olivaceo-brunnea oblecta, opaca. Spira brevissime convexa apice plano. Anfr. 3 rapide accrescentes, sutura valde profunde impressa. canaliculata disjuncti, ultimus magnus, inflatus, antrorsum valde dilatatus, Apertura sat obliqua, ampla, subcordiformis, peristoma rectum, obtusum, marginibus callo distincto junctis, columellari superne subdilatato, subappresso.

Diam. maj. 9.5, min. 6.5, alt. 6 mm.

Louisiaden.

Es kann keinem Zweifel unterliegen, dass diese interessante Schnecke eine Rhytidide ist. Schalensubstanz, Skulptur und Färbung stimmen durchaus zu dieser Familie, welche übrigens auf den Salomonen und den D' Entrecasteaux Inseln bereits nachgewiesen ist. Während aber die dort vorkommenden Arten nach der Gehäuseform zu Rhytida gehören, kann ich die vorliegende mit nur 3 rasch zunehmenden Windungen nur bei *Paryphanta* unterbringen. zu der auch die etwas filzige, bis über den Mundsaum verlängerte Cuticula vortrefflich passt.

2. *Hemiplecta strubelli*.

T. semiobtecte perforata, convexo-depressa, solidula, superne minute sed distincte et regulariter granulata, granulis ca. 48 in \square mm., subtus glabrata, valde nitens, superne olivaceo-fusca, ad peripheriam zona angusta fulvolutea cincta, basi olivacea, circa umbilicum lutescenti-flavida. Spira breviter convexa, nucleus planus, magnus, anfr. $2\frac{1}{2}$, diam. $7\frac{1}{2}$ mm., abrupte terminans. Anfr. $5\frac{1}{2}$ regulariter accrescentes, superi planiusculi, ceteri convexiusculi, ultimus bene convexus, inflatulus, ad aperturam sat dilatatus. Apertura valde obliqua, elliptica, valde excisa, peristoma rectum, obtusum, margine columellari superne breviter sed late revoluto, perforationem partim obtegente.

Diam. 37,5, alt. 30, apert. lat 20, long. 23, alt. 19. mm.

Am Flusse Karavafa, Neu Guinea.

In der Skulptur, Färbung, der glatten, glänzenden Unterseite sehr an philippinische Hemiglypta-Arten erinnernd, aber ohne Zweifel zu der Reihe der papuanischen Naniniden gehörig, welche ich nur zu *Hemiplecta* rechnen kann. Die Färbung und den Glanz der Unterseite theilt sie mit *H. hercules* Hedl., zu der sie sonst keine Beziehungen hat; die Gesammtform erinnert an *H. hunsteini* Sm., der jedoch die Granulirung gänzlich fehlt.

3. *Papuina leucorhapha*.

T. semiobtecte perforata, sat elate trochiformis, solidula, tenuiter sed distincte confertim striatula, lutescens, zona lata albida pone suturam et fuscis taeniis numerosis castaneis et fuscis variegata, opaca. Spira subregulariter conica, lateribus vix convexiusculis. Anfr. 7 modice convexi, ultimus basi applanatus, sat nitens, antice breviter descendens. Apertura diagonalis, elliptica, parum excisa, peristoma late expansum, reflexiusculum, nigrolabiatum, margo columellaris superne valde dilatatus, perforationem semiobtegens.

Diam. 30,5, alt. 34, apert. lat. 22, long. 17, alt. 12 mm.

Am Flusse Karavafa, Neu Guinea.

Zur Gruppe von *P. pileus*, *euchroes*, *lenta* etc. gehörig, in welcher ihr *P. rufopurpurea* Sm. am nächsten steht. Dieselbe hat jedoch weniger gewölbte Windungen, eine weniger abgeflachte Basis, schiefere Mündung, breiter ausgeschlagenes und dicker gelipptes Peristom, und ist einfarbig purpurbraun.

4. *Pupisoma americanum*.

T. anguste et semiobtectae perforata, conoideo-globosa, tenuis, subpellucens, distincte striatula, lutescenti-cornea. Spira convexo-conoidea apice obtuso. Anfr. vix 4 convexi. Apertura valde obliqua, subcircularis, modice excisa, peristoma rectum, margo collumellaris superne dilatatus, reflexus. Diam. 1,75, alt. 1,75 mm.

Cuenca, Ecuador.

So auffallend das Vorkommen dieser asiatischen Gattung in Südamerika auch ist, so weiss ich die kleine Schnecke doch nirgends anders unterzubringen, wenn man nicht etwa an *Acanthinula* oder *Zoogenetes* denken will, welche bisher nur im nördlichen Nordamerika nachgewiesen sind.

5. *Bellardiella crassilabris* Mlldff.

T. perforata, conico-oblonga, solida, vix striatula, opaca, luteo-cornea. Anfr. 7 convexiusculi, penultimus tumidulus, ultimus modice distortus, ventre parum applanatus, antice brevissime ascendens. Apertura verticalis, subcircularis, peristoma valde incrassatum, quasi multiplicatum, sat porrectum; margo externus in anfractum penultimum protractus, superne subito attenuatus, angulum subdentiformem emittens. cum callo parietali crasso lamelliformi canalem superum distinctum formans. Margo collumellaris superne profundiuscule sinuatus, sed integer, extus tubulum perforationem mediam obtegentem emittens.

Diam. 7,5, alt. 12 mm.

Angeblich von Borneo, aber wohl sicher von Neuguinea.

Schon lange hege ich die Ueberzeugung, dass die Gattung *Bellardiella*, welche ich nur nach Abbildung und Beschreibung kannte, auf schwachen Füßen steht und nach Studium der vorliegenden Art glaube ich, dass sie nur als Subgenus von *Pupinella* Giltigkeit haben sollte. Sie hat sichtlich im halberwachsenem Zustand eine regelrechte Fissur in dem Spindelrand, welche sich bei weiterer Auflagerung schliesst und dann als ausserhalb des Mundsaums hervorragendes Röhrchen sichtbar bleibt. Einen Uebergang dazu bilden Formen, wie sie bei philippinischen wie australischen und papuanischen *Pupinellen* gelegentlich vorkommen, bei denen der untere Spalt bereits auf der Innenseite zugebaut ist. So hat von 2 Exemplaren der *Pupinella humilis* in meiner Sammlung das eine einen deutlichen Spalt in der Columellarlippe, der in ein seitlich geöffnetes kreisförmiges Loch endet; bei dem zweiten Stück ist der Spalt völlig mit Lippenschmelz zugebaut und nur das seitliche, nunmehr ringsum geschlossene Loch ist übrig geblieben. Von solcher Form zu dem Röhrchen der typischen *Bellardiella* ist nur noch ein kleiner Schritt. Grössere Reihen der papuanischen *Pupinella*- und *Bellardiella*-Arten als mir zur Verfügung stehen, werden voraussichtlich weitere Uebergänge aufweisen und uns nöthigen *Bellardiella* nur als Unterabtheilung von *Pupinella* aufzufassen.

Kowno, April 1899.

Literatur.

Sturany, Rudolf, Catalog der bisher bekannt gewordenen südafrikanischen Land- und Süsswasser-Mollusken, mit besonderer Berücksichtigung des von Dr. Penther gesammelten Materiales. Mit 3 Tafeln. — Sep. Abdr. aus Denkschr.

math. naturw. Classe Akad. der Wissensch. Bd. LXVII. — gr. 4^o 105 S. mit 3 Taf.

Eine sehr dankenswerthe Arbeit, welche eine vollständige Uebersicht der seither aus dem eigenartigen südafrikanischen Faunengebiete bekannt gewordenen Binnenmollusken gibt. Es werden 408 Arten aufgezählt, davon nur 14 Bivalven. *Ennea* zählt 73 Arten; es wird eine Bestimmungstabelle und eine nach der natürlichen Verwandtschaft gegeben. Als neu beschrieben werden *Ennea perspicuaeformis* p. 17 t. 1 fig. 2; — *E. gouldi* var. *excedens* p. 18 t. 1 fig. 3; — *E. transiens* p. 19 t. 1 fig. 4; — *E. differens* p. 20 t. 1 fig. 5. 6; — *E. ingens* p. 23 t. 1 fig. 9; — *E. sejuncta* p. 24 t. 1 fig. 10—12; — *E. instabilis* p. 24 t. 1 fig. 13; — *E. ampullacea* p. 24 t. 1 fig. 14. 15; — *E. multi-dentata* p. 25 t. 1 fig. 16; — *E. durbanensis* p. 25 t. 1 fig. 17; — *E. perrissodonta* p. 26 t. 1 fig. 18; — *E. isipingoensis* mit var. *discrepans*, *simillima* und *cylindrica* p. 27 t. 1 fig. 19—22; — *E. lepani* p. 28 t. 2 fig. 23—25; — *E. arnoldi* p. 28 t. 2 fig. 26—30; var. *elongata* fig. 31; — *E. pentheri* p. 30 t. 2 fig. 42. 33; — *Achatina pentheri* p. 56 t. 2 fig. 40; — *Livinhacia arnoldi* p. 59 t. 2 fig. 41; — *Opeas durbanense* p. 61 t. 2 fig. 43. 44; — *Rhachis dubiosus* p. 64 t. 2 fig. 45. 46; — *Rh. pentheri* p. 65 t. 2 fig. 47. 48; — *Buliminus movenensis* p. 66 t. 2 fig. 49—51; — *Pupa pentheri* p. 70 t. 2 fig. 34—36; — *Cyclotus* (?) *isipingoënsis* p. 81 t. 2 fig. 37—39; — *Vivipara unicolor* var. *sambesiensis* p. 85 t. 3 fig. 57—61; — *Unio caffer* var. *pentheri* p. 91 t. 3 fig. 64 65; — *Spatha maitenguënsis* p. 92 t. 3 fig. 66. — Die neuen Namen *Ennea binominis* und *ambigua* werden zu Gunsten von *pentodon* Morel, und *minuta* Morel, wieder eingezogen.

Simroth, Dr. H., über die Gattung Parmacella. Vorläufige Mittheilung. — In Ann. Mus. Zool. Acad. Petersb. 1898 p. 124.

Genauere anatomische Untersuchungen führen den Verfasser zu der Ueberzeugung, dass Innerasien die Urheimath der Gattung ist; die centralasiatische Art ist sicher verschieden, die westlichen gehören alle zu einer Art, die den Namen *P. olivieri* tragen muss; die kleinere persische Art bleibt zweifelhaft, —

Posselt, Henr. J. Conspectus Faunae Groenlandicae. Brachio-poda et Mollusca. — Udgivet efter Forfatterens Dod

ved Ad. S. Jensen. Med to Tavler og et Kort. —
Saertryk af Meddelelser om Grönland. XXIII.

Die Molluskenfauna Grönlands zählt nach der Zusammenstellung des leider vor Vollendung der Arbeit verstorbenen Verfassers 6 Brachiopoda, 81 Lamellibranchiata, 5 Scaphopoda, 5 Polyplacophora, 146 Gastropoda und 12 Cephalopoda. Als neu beschrieben werden: *Pecten imbrifer* var. *lamellosa* p. 13 t. 1 fig. 1; — *Nucula groenlandica* p. 47 t. 1 fig. 2; — *Belawoodiana* var. *tumida* p. 145 t. 1 fig. 3; — *Bela decussata* var. *inflata* p. 154 t. 1 fig. 4; — *Sipho turrita* var. *distincta* p. 179; — *Sipho* (*Siphonorbis*) *lindahli* p. 180 t. 1 fig. 5; — *Sipho* (*Tritonofusus*) *costiferus* p. 183 t. 1 fig. 6; — *Buccinum belcheri* var. *percassa* p. 195 t. fig. 7; — *Bucc. perdix* var. *persulcata* p. 205 t. 2 fig. 10; var. *wandeli* p. 206 t. 2 fig. 11; var. *carinata* p. 207 t. 2 fig. 12; — *Buccinum hydrophanum* var. *tumidosa* p. 208 t. 2 fig. 13; — var. *percassa* p. 209 t. 2 fig. 14, — var. *texturata* t. 2 fig. 15; — var. *fusco-rufescens* p. 209 Die Synonymie und lokale Verbreitung sind bei jeder Art ausführlich erörtert, die Tafeln sehr gut ausgeführt.

Mabille, Jules, Notitiae malacologicae. In Bull. Soc. philomathique de Paris 1897 (8) Tome IX. p. 78.

A. Species novae; *Surcula digueiti*, Californien p. 78; — *Mitra jousseameana* p. 78; — *Teneritia* n. subg. *Berendtia* für *B. digueti* Mab. und *B. minorina* Mab. — B. Observations sur quelques Mollusques provenant du Maroc et des îles Canaries *Neu Palustrina bucheti* p. 81 Mogador; — *Vitrina maroccana* p. 83, Südmarocco; — *Gonostoma probata* p. 84, Südmarocco; — *Xerophila subingesta* p. 87, Mogador; — *Xer. psammicola* p. 81, Südmarocco; — *Xer. bucheti* p. 88, Südmarocco; — *Iberus palmicola* p. 97, Palma, Canaren; — *Xerophila visabunda* p. 98, Palma; — *Napaeus severus* p. 100, Gomera; —

Journal de Conchyliologie vol. 46. No. 3 (1898).

p. 205. Crosse, H., Etudes malacologiques sur des Genres nouveaux ou peu connus. Avec pl. 10. — V. Sur les Genres *Xenothauma* et *Platybostryx*.

p. 209. Hervier, le R. P. I., Descriptions d'espèces nouvelles de Mollusques, provenant de l'Archipel de la Nouvelle Calédonie (suite). Gibt die Abbildungen von *Pusia goubini* t. 10 fig. 4; — *Cos. tellaria verecundula* t. 10 fig. 5. —

- p. 214. Fischer, H., Description d'une nouvelle espèce de Plectopylis (françoisi aus Ober-Tonkin mit Holzschnitt).
- p. 218. Dautzenberg, Ph. et H. Fischer, Note sur le Pleurotomaria Beyrichi. Mit Tafel. Von der japanischen Art sind jetzt 9 Ex. bekannt, von quoyana 6, von adansoniana 6 und von rumphii 4.
- p. 228. Mayer-Eymar, C., Description de Coquilles fossiles des terrains tertiaires inferieurs (suite). Avec pl. 12—14. — Abgebildet werden Gryphaea arabica, Arca nilotica, Corbis pugetensis, Opis zitteli, Tellina damesi, T. grandis, T. latissima, Murex crampeli, M. proavus, Pugilina koeneni, Fusus (Clavilithes) heberti, F. (Cl.) spinescens. —

Dautzenberg, Ph. Mollusques. — In Recherches Zoologiques dans les serres du Museum de Paris. — Aus Feuille jeunes Naturalistes 1896. —

In den Glashäusern wurden neben vier einheimischen Schneckenarten auch drei eingeschleppte Exoten gefunden: die westindischen *Opeas goodalli* und *octonoides*, und eine *Spiraxix (venusta Morel.)* von Réunion.

Fischer, H., Notes sur la Faune du Haut Tonkin. III. Liste des Mollusques recueillis par le Docteur A. Billet. In Bullet. scient. France et Belgique t. XXVIII.

Mir nicht zugänglich geworden. Nach dem Bericht von Dautzenberg in *J. de Conch.* werden als neu beschrieben und abgebildet *Helicarion rondonyi*, *Helix billetti*, *H. bonnieri*, *Plectopylis giardi*, *Clausilia giardi*, *Cl. billeti*, *Cl. houssayi*, *Paludina duchieri*, *Pupina billetti*. Ausserdem ist *Claus hainanensis Mlldff.* abgebildet.

Le Naturaliste. Année 20.

- p. 201. Jousseau, Dr., Description de Coquilles nouvelles. *Mörchia mariae* von Ceylon; — *Cumella cumella* (mit Figur) unbekanntes Fundort. — (p. 251) *Lunella viridicallus* aus dem rothen Meer; — *Northia angulosa* (mit Figur) ohne Fundortsangabe. — Année 21 p. 48 *Guildfordia yoka* von Japan.

Martens, Ed. von Mollusca — In Biologia Centrali-Americana.

Im Jahre 1898 sind drei Lieferungen dieses wichtigen Werkes erschienen, welche die Textbogen 27—45 und die Tafeln 17—20 enthalten. Behandelt werden die Stenogyridae (neu *Subulina stollii* p. 300 t. 17 fig. 15; — *S. porrecta* p. 300 t. 17 fig. 14 = *trochlea Fischer et Crosse, nec Pfr.*; — *Pseudosubulina robusta* p. 304 t. 17 fig. 19; — *Ps. fortis* p. 304 t. 17 fig. 17; — *Ps.*

nutescens p. 304 t. 17 fig. 20; — *Ps. salvini* p. 305 t. 17 fig. 21; — *Spiraxis scaëlla* p. 311 t. 18 fig. 5; — *Tornaxis singularis* n. gen. et. spec. p. 311 t. 18 fig. 6. t. turrata, imperforata, verticaliter costellata, haud nitens, multispira, haud carinata; apertura ovata; margo externus simplex, arcuatus; margo columellaris incrassatus, fortiter contortus, incisura profunda, angusta a margine basali separatus; — *Leptinaria stolli* p. 316 t. 18 fig. 9; — *L. pittieri* p. 317 t. 8 fig. 7; — *L. exigua* p. 318 t. 18 fig. 10; — *L. crenulata* p. 318 t. 18 fig. 12; — *L. sinistra* p. 319 t. 18 fig. 11; — *L. biolleyi* p. 319 t. 18 fig. 14; — *L. costaricana* p. 320 t. 18 fig. 15; — *L. hapaloides* p. 321 t. 18 fig. 16; — *L. ambigua* p. 321 t. 18 fig. 17; — *L. solida* p. 321 t. 18 fig. 18; — *L. convoluta* p. 322 t. 18 fig. 20: dann die Pupidae, die Succineidae (neu *S. costaricana* p. 338 t. 19 fig. 6; — *S. ampullacea* p. 340 t. 19 fig. 11); — Arionidae, Limacidae, Veronicellidae (neu *Veronicella stolli* p. 351 t. 19 fig. 13. 14); — Auriculidae; Limnaeidae (neu Subgen. *Stenophysa*, t. oblonga; anfractibus planis, apice acuto unicolor, nitidissima; margo columellaris elongatus, strictus, albus; margo pallii indentatus; Typus *Ph. sowerbyana*. Subgen. *Alampetis*: shell not so glossy and shining as in *Ph. fontinalis*, and more solid with convex whorls; apex sometimes eroded; margin of the aperture often thickened internally; indented edges of the mantle and teeth of the radula as in typical *Physa*; eggs deposited in kidney-shaped masses, sometimes on shells of the same species).—

Gestorben :

Erzpriester Pastor in Bitsch, Lothringen.

Eingegangene Zahlungen :

Nägele, G., Waltersweiler, Mk. 6.—; Retowski, O., Theodosia, Mk. 6.—; Friedel, E., Berlin, Mk. 9.—; Jetschin, R., Patschkau, Mk. 6.—; v. Lasser, V. S., Mittersill, Mk. 6.—; Schacko, G., Berlin, Mk. 6.—; Schröder, R., Gr. Lichterfelde, Mk. 36.—; Wehner, C., Würzburg, Mk. 6.—.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 31. Mai 1899.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Einunddreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Nachtrag zur Molluskenfauna des Königreichs Sachsen.

Von

Otto Wohlberedt, Triebes i. T.

Infolge längerer Abwesenheit von Deutschland bin ich leider nicht in der Lage gewesen, die Fortsetzung meiner Moll.-Fauna in No. 3 u. 4 d. Bl. nochmals vor dem Erscheinen durchzusehen. Infolgedessen sind viele Druckfehler stehen geblieben und verschiedene, später eingegangene Nachträge nicht mit aufgenommen worden.

Fast durchweg unrichtig sind die Zusammenstellungen am Schlusse, weshalb solche, durch Entgegenkommen des Herrn Dr. Kobelt, diesem Blatte nochmals richtig gestellt beigelegt werden.

Nachtrag:

60. *Buliminus obscurus* Müller.

F. Döben b. Grimma.

64. *Pupa doliolum* Brugière.

F. Golzernmühle bei Grimma (mit *Clausilia filograna*).

66. *Pupa minutissima* Hartmann.

F. Bei Leipzig.

68. *Pupa antivertigo* Draparnaud.

F. Dorna b. Grimma.

70. *Pupa substriata* Jeffreys (neu).

Sehr selten, bisher von Dr. Trübsbach bei Dorna b. Grimma und von Ehrmann im Pyrathal bei Rautenkranz und bei Erlabrunn im Schwarzwasserthal gefunden.

71. *V. ronneyensis* Westerlund.

Nach Ehrmann im Schwarzwasserthal i. Erzg.

83 (82). *Clausilia pumila* Ziegler.

F. Crostewitz b. Leipzig.

84 (83). *Cl. plicatula* Draparnaud.

F. Connewitzer und Zschocherscher Wald b. Leipzig.

86 (85). *Clausilia filograna* Ziegler.

F. Golzernmühle b. Grimma. Pleissenaue b. Crostewitz, zwischen Rötha u. Trachenau. Bei Wolfnitz oberhalb Frohburg (Ehrmann).

101. *Physa acuta* Draparnaud (neu).

Nach Dr. Trübsbach in den Bassins der Warmhäuser des botan. Gartens in Leipzig.

115 (113). *Ancylus fluviatilis* Müller.

var. *subcircularis* Clessin.

L. Ebersbach (Goldfuss).

125 (123). *Unio batavus* Lamarck.

var. *rivularis* Rossmässler.

L. Mandau und Neisse; F. Chemnitz.

128 (126). *Margaritana margaritifera* Linné.

Literatur.

- 1530, *E. Stella, De gemmis libellus, Argent.*
- 1589 *P. Albinus in Meissnische Berg-Chronica, Dresden.*
Perlenfischerei in der Elster pag. 141.
- 1647 *Anselm Boetius de Bort, Historia gemmarum et lapidum,*
Lugd. Bat. Vol. II. Cap. 37.
Erwähnt u. a. die Perlenfischerei im Vogtland.
- 1660 *Rolfincius Guern, Dissertatio chimica tertia de margaritis;*
Jena; Kap. 2 pag. 4.
Perlmuschel in der Elster bei Voigtsberg, Oelsnitz
und Raschau.
- 1671 *Volcamer, J. G.; Margaritae verae et perfectae in*
Germania inventae in Ephemer. acad. nat. cur., dec.,
pag. 329—331.
Vogtländische Perlen pag. 330.
- 1677 *Pertschii Origines Voigtlandiae, Teil I, Kap. 3, pag. 34.*
- 1697 *Paullius, Krist. Franz, Zeit kürzende erbauliche Lust,*
3 Bd. Frankfurt a. M.
Vogtländische Perlenfischerei pag. 186.
- 1698 *Deucer, Corpus juris metallicum tit. Kaiser Otto und*
König Wencelaus, Frankfurt a. M. u. Wien.
Die Perlmuschel bei Raschau pag. 83 u. 84.
- 1701 *Planeri Historia Varisciae, Vitenbergae.*
Vogtländische Perlen pag. 46.
- 1716 *Ausführliche Beschreibung des Fichtelberges, Leipzig.*
(anonym).
Perlen vom Schloss Stein bei Elster pag. 306.
- 1720 *Mylius, Gottl., Fr. Memorabilia Saxonicae subterraneae*
i. e. des unterirdischen Sachsens seltsame Wunder der
Natur, Leipzig.
Perlmuschel von Oelsnitz, nebst Abbildung.

1728. *Von Voigtländischen Perlen, in Büchners Miscellanea phys., med., math.* 1. Bd. Erfurt.

Perlen der Elster pag. 1057—1058.

1732 G. Chr. Meyer, *Der Sächsische Perlenfang, so in der Elster bey Oelsnitz in dem Voigtländischen Craisse befindlich*, wie sofort nebst andern berühmten orientalischen und occidentalischen Perlenbänken, nicht nur historisch beschrieben, sondern auch die Perle selbst nebst der Muschel anatomisch zerleget und physikalisch untersucht worden. Wobey auch alles, was zur Erzeugung, Vermehrung und beförderlichen Wachsthum desselben gehöret, angemerket und zur Beförderung der Ehre Gottes aus der Erkenntnis der Natur aufgesetzt und entworfen worden. Msct.

„Auszug M. Georg Christoph Meyers, vormaligen Pastors und Superintendent zu Oelsnitz, Abhandlg. von dem Sächsischen Perlenfange“ abgedruckt in Klotsch, Sammlung vermischter Nachrichten zur Sächsischen Geschichte 4. Bd. 1770, Chemnitz pag. 186—208.

1734 *Margaritae in Variscis in Commercium litterarium, Norimbergae* pag. 90.

1735 *Ebenda* pag. 131—132.

1736 *Ebenda* pag. 70.

1837 *Ebenda* pag. 195.

1837 A. Chr. Kundmann, *Rariora naturae et artis, oder Seltenheiten der Natur und Kunst, Breslau u. Leipzig.*

Perlen pag. 437—441; Ferner Perlen einer Muschel aus dem grossen Teiche bei Zwickau (1693).

1743 *Hebenstein in Museum Richter, pag. 285.*

Die dickschalige Perlen tragende Elstermuschel.

1743 J. G. Buchner, *Dissertationes epistolicae de memoria-bilibus voigtlandiae subterraneis, Ep. III.*

Perlen von Oelsnitz und Adorf.

- 1744 Lesser, *Testacea-Theologia*, Leipzig.
Perlenmuscheln in der Elster.
- 1768 Groh, *Gttlb. Erdm.* in *Wittenbergisches Wochenblatt*.
pag. 169—173, 177—180.
Nachrichten von den Perlen aus dem Perlenfange,
besonders im Vogtlande.
- 1769 G. W. Knorr, *Vergnügen der Augen und des Gemüts*.
Tom. IV, pag. 40.
Elsterperlmuscheln.
- 1782 Rössig's *Versuch einer pragmatischen Geschichte der*
Oeconomie, Leipzig, Bd. II, pag. 569—88.
- 1786 J. G. Kanzler, *Tableau hist. de l'Electorat de Saxe*.
Dresden, Vol. III, pag. 469.
- 1789 J. T. Werzener in *Neues Wittenbergisches Wochenblatt*.
pag. 89—94. Gedanken von den Perlen.
Bläuliche, aschgraue und milchweisse Perlen in
der Elster.
- 1804 J. G. Leonhardi, *Erdbeschreibung der kurfürstl. und*
herzogl. sächsischen Lande, Leipzig, Vol. III, pag. 405.
- 1820 Schumanns *Lexikon von Sachsen*, 7. Bd., Zwickau,
pag. 762—767.
Perlenfischerei in der Elster.
- 1825 Thienemann, *unterthänigster Bericht* über die auf
allerhöchsten Befehl übernommene Revision der
Königl. Perlenfischerey im Voigtlande in Acten
der Forstexpedition zu Dresden. G. A. vol. III
pag. 106—107.
- 1825 Thienemann, *Protokoll der Reise des Inspectors*
Dr. Thienemann zur Untersuchung der Königlichen
Perlfischerey im Voigtlande. Ebenda, pag. 108—117.
Vergl. die ausführlichen Acten über Vogtländische
Perlen in der Oberforstmeisterei in Auerbach i. V.

1832 *Joh. Gttlb. Jahn*, *Geschichte der Voigtländischen Perlenfischerei*. Ein Beitrag zur Geschichte des Voigtlandes; In Jahn, Voigtländische Aphorismen aller Beiträge und Erläuterungen der merkwürdigsten geschichtl. Ereignisse des Voigtlandes. Plauen, pag. 103—178.

1854 *J. G. Jahn*, *Die Perlenfischerei im Vogtlande* in topographischer, natur- und zeitgeschichtlicher Hinsicht, nach den besten Quellen verfasst und dargestellt mit den einschlagenden Urkunden und Beweisstellen versehen, beleuchtet und herausgegeben. Oelsnitz.

1858 *K. Möbius*, *Michaelisprogramm* der Realschule des Johanneums, abgedruckt im 4. Bd. 1. Abth. der Abhandlungen d. naturw. Vereins zu Hamburg.

Die echten Perlen, ein Beitrag zur Luxus-, Handels- und Naturgeschichte derselben, mit Kupfer-
tafel, Hamburg, pag. 43—46.

1859 *Th. von Hessling*, *Die Perlmuscheln und ihre Perlen, naturwissenschaftlich und geschichtlich mit Berücksichtigung der Perlen von Bayern geschrieben*, mit 8 litograph. und chromolitograph. Tafeln und 1 Karte. Leipzig.

Perlmuscheln Sachsens, pag. 166—176.

1863 *Jul. Gottl. Jahn*, *Geschichte des sächsischen Voigtlandes*. Jubeldenschrift z. Erinnerung an die vor 300 Jahren geschehene Vereinigung des Voigtlandes mit dem Hause Sachsen. Oelsnitz i. V.

1867 *Minden* in *Schriften der Königl. Physikal. Oeconom. Gesellschaft zu Königsberg*.

Perlenfischerei im sächsischen Vogtland.

1870 *Sammler*, *Die Flussperlmuschel* (unio margaritifera) in Mitteil d. voigtländischen Vereins für allgemeine und

specielle Naturkunde in Reichenbach, 2. Heft, pag. 19—39.

1879 C. Dambeck, *Die Flussperlmuschel*. (Margaritana margaritifera Schum.) in Die Natur, 28. Bd. (N. F. 5. Bd.) Halle, pag. 171—175.

Vorkommenden voigtländischer Perlen und ihr Ertrag in den Jahren 1719—1870, pag. 174—175.

1882 H. Nitsche. *Die Süßwasserperlen auf der internationalen Fischerei-Ausstellung in Berlin*. Abdruck aus dem amtlichen Bericht IV, pag. 83—94 im Nachrichtenblatt der deutschen malakozologischen Gesellschaft. 14. Jhrg., pag. 49—64.

1888 G. Oertel, *zur Geschichte der Perlenfischerei in Sachsen* in Wissenschaftliche Beilage der Leipziger Zeitung No. 114.

1890 G. Oertel, *Beiträge zur Landes- und Volkskunde des Königreichs Sachsen*, Leipzig, pag. 24—32.

Für die Perlenfischerei kommen in Betracht:

Die Elster, der Mühlhäuser, Freiburger und Marieneyer Bach, der Elsterbach, der Görnitzbach, der Hartmannsgrüner Bach, der Triebel und der Triebbach, sowie die von diesen Gewässern abzweigenden Mühlgräben.

Die Perlmuscheln wurden Anfang des 16. Jahrhunderts entdeckt, doch werden die „teutschen Perlen“ schon im 15. Jahrhundert erwähnt.

Unter Johann Georg I. (bis 1615) wurde die Perlenfischerei als landesherrliches Recht erklärt und am 8. Juli 1621 Moritz Schmirler zum ersten Perlenfischer verpflichtet, dessen directe Nachkommen (jetzt Schmerler) noch heute, also noch nach 277 Jahren, dieses Amt besitzen.

Früher wurden die Perlen an das königliche Rentamt Voigtsberg, später an das Forstamt in Auerbach ab-

geführt. Das Gehalt, welches die Perlenfischer für ihre Arbeit bekamen, bestand in der ersten Zeit aus Lebensmitteln, erst später erhielten sie baares Geld.

Im 17. Jahrhundert wurden folgende vogtländische Gewässer mit Muscheln besetzt: der Freiburger Bach, der Marieneier Bach, der Ebersbacher Bach, der Görnitzbach, der Hainbach bei Voigtsberg, der Triebelbach und die Trieb bei Plauen. Durch die Fabrikanlagen und deren Abwässer sind jedoch fast alle Tiere wieder eingegangen.

Die meisten Perlen wurden 1806 gefunden.

In den folgenden Jahren fand man:

1650	224	Perlen,	darunter	16	grosse	und	45	helle
1672	294	„						
1681	104	„						

Vom Jahre 1719 bis 1804 wurden 11286 Perlen gefunden, im Durchschnitt also 132 im Jahre. 1805 wurden für 3000 Thaler Perlen gefischt.

Von diesem Jahre ab wurde der Fang infolge der Flussverunreinigungen geringer, weshalb Dr. Thienemann aus Dresden (s. Literatur) genaue Untersuchungen darüber anstellen musste.

Vom Jahre 1846 bis heute wurden folgende Perlen gefischt:

	helle	halbhelle	Sandperlen	verdorbene	Summa
1846	92	14	12	9	127
1847	57	14	8	6	85
1818	166	27	15	10	218
1849	95	24	13	9	141
1850	52	13	7	7	79
1851	83	25	14	17	139
1852	111	54	19	24	208
1853	130	52	21	26	229

	helle	halbhelle	Sandperlen	verdorbene	Summa
1854	106	15	18	7	146
1855	86	50	32	41	209
1856	140	61	36	48	285
1857	163	64	57	54	338
1858	55	22	15	18	110
1859	145	43	30	60	278
1860	32	30	9	13	84
1861	130	40	22	23	215
1862	99	45	18	23	185
1863	91	47	36	26	200
1864	54	20	14	16	104
1865	95	33	18	26	172
1866	75	24	24	20	143
1867	86	30	22	28	166
1868	141	39	28	34	242
1869	91	27	23	35	176
1870	92	32	17	21	162
1871	100	25	17	24	166
1872	108	49	39	32	228
1873	58	31	19	22	130
1874	90	51	34	28	203
1875	71	49	43	30	193
1876	61	37	21	28	147
1877	38	26	—	32	96
1878	41	27	21	23	112
1879	64	37	25	29	155
1880	51	32	12	32	127
1881	65	53	26	42	186
1882	20	14	—	13	47
1883	43	21	7	35	106
1884	50	40	8	30	128
1885	60	46	5	43	154
1886	50	28	4	18	100

	helle	halbhelle	Sandperlen	verdorbene	Summa
1887	50	28	8	34	120
1888			nicht gefischt		
1889	9	25	6	31	71
1890	1	18	1	7	27
1891	13	24	2	13	52
1892	14	20	2	32	68
1893	18	19	5	13	55
1894	5	4	—	4	13
1895	22	22	—	26	70

Nach dem vorhergehenden Verzeichnis kommen im Königreich Sachsen vor:

a. Landschnecken.

Daudebardia	2 Arten.
Amalia	1 "
Limax	7 "
Vitrina	3 "
Hyalina	8 "
Vitrea	2 "
Conulus	1 "
Zonitoides	1 "
Arion	6 "
Patula	3 "
Helix	24 "
Buliminus	3 "
Cionella	1 "
Caecilianella	1 "
Pupa	9 "
Balea	1 "
Clausilia	13 "
Succinea	3 "
Carychium	1 "
Acme	1 "
	<hr/> 91 "

Wasserschnecken.

Limnaea	8 Arten.
Amphipeplea	1 "
Physa	2 "
Aplexa	1 "
Planorbis	12 "
Ancylus	2 "
Paludina	2 "
Bithynia	1 "
Valvata	3 "
Neritina	1 "
	<hr/> 33 "

Muscheln.

Unio	3 Arten.
Margaritana	1 "
Anodonta	5 "
Sphaerium	3 "
Calyculina	1 "
Pisidium	4 "
Dreissensia	1 "
	<hr/> 18 "

Die beobachteten Mollusken verteilen sich auf die bekannten Gebiete folgendermassen:

	L	S	E	V	F
1. <i>Daudebardia rufa</i>	—	*	*	—	*
2. <i>brevipes</i>	—	*	*	—	*
3. <i>Amalia marginata</i>	—	*	*	—	*
4. <i>Limax laevis</i>	—	*	—	*	*
5. <i>agrestis</i>	*	*	*	*	*
6. <i>cinereo-niger</i>	*	*	*	—	*
7. <i>cinereus</i>	*	*	—	—	*
8. <i>tenellus</i>	—	*	*	*	*
9. <i>variegatus</i>	*	*	—	*	*
10. <i>arborum</i>	—	—	*	*	*
11. <i>Vitrina pellucida</i>	*	*	*	*	*
12. <i>diaphana</i>	*	*	*	*	*
13. <i>elongata</i>	*	*	*	*	*
14. <i>Hyalina cellaria</i>	*	*	*	*	*
15. <i>glabra</i>	*	*	*	*	—
16. <i>draparnaldi</i>	—	—	—	—	*
17. <i>alliaria</i>	—	*	*	*	—
18. <i>nitens</i>	*	—	—	*	*
19. <i>nitidula</i>	—	—	*	*	*
20. <i>pura</i>	*	*	*	*	*
21. <i>radiatula</i>	*	*	*	—	*
22. <i>Vitrea crystallina</i>	*	*	*	*	*
23. <i>diaphana</i>	—	*	*	—	*
24. <i>Conulus fulvus</i>	—	*	*	*	*
25. <i>Zonitoides nitidus</i>	*	*	*	*	*
26. <i>Arion empiricorum</i>	*	*	*	*	*
27. <i>subfuscus</i>	*	*	*	*	—
28. <i>hortensis</i>	—	*	*	*	*
29. <i>bourguignati</i>	—	*	*	*	*
30. <i>brunneus</i>	—	—	*	—	*
31. <i>intermedius</i>	—	—	*	—	*

	L	S	E	V	F
32. <i>Patula pygmaea</i>	*	*	*	—	*
33. <i>rotundata</i>	*	*	*	*	*
34. <i>ruderata</i>	*	—	*	—	—
35. <i>Helix aculeata</i>	—	*	*	*	*
36. <i>pulchella</i>	*	*	*	*	*
37. <i>costata</i>	—	*	—	*	*
38. <i>obvoluta</i>	*	*	*	*	*
39. <i>holoserica</i>	*	*	*	—	—
40. <i>personata</i>	*	*	*	*	*
41. <i>bidens</i>	*	—	—	—	*
42. <i>unidentata</i>	—	—	*	—	—
43. <i>hispida</i>	*	*	*	*	*
44. <i>sericea</i>	*	—	*	—	*
45. <i>rubiginosa</i>	—	—	—	—	*
46. <i>umbrosa</i>	*	*	*	*	*
47. <i>strigella</i>	*	*	*	*	*
48. <i>fruticum</i>	*	*	*	*	*
49. <i>incarnata</i>	*	*	*	*	*
50. <i>lapicida</i>	*	*	*	*	*
51. <i>arbustorum</i>	*	*	*	*	*
52. <i>candicans</i>	—	—	*	—	—
53. <i>ericetorum</i>	—	—	*	—	—
54. <i>candidula</i>	—	—	—	—	*
55. <i>austriaca</i>	—	*	—	—	—
56. <i>nemoralis</i>	*	*	*	*	*
57. <i>hortensis</i>	*	*	*	*	*
58. <i>pomatia</i>	*	*	*	*	*
59. <i>Buliminus montanus</i>	—	—	*	*	*
60. <i>obscurus</i>	—	*	*	*	—
61. <i>tridens</i>	—	*	—	—	—
62. <i>Cionella lubrica</i>	*	*	*	*	*
63. <i>Caecilianella acicula</i>	—	*	—	—	*
64. <i>Pupa doliolum</i>	*	—	—	—	*

	L	S	E	V	F
65. Pupa muscorum	—	*	*	—	*
66. minutissima	—	*	*	—	*
67. edentula	—	—	—	—	*
68. antivertigo	—	—	—	—	*
69. pygmaea	*	*	*	—	*
70. substriata	—	—	*	—	*
71. ronneyensis	—	—	*	—	—
72. pusilla	—	*	*	—	*
73. angustior	—	—	*	—	*
74. Balea perversa	*	*	*	*	*
75. Clausilia laminata	*	*	*	*	*
76. orthostoma	—	*	*	*	*
77. biplicata	*	*	*	*	*
78. plicata	*	—	*	*	*
79. vetusta	—	—	*	—	—
80. varians	—	—	*	—	—
81. parvula	*	—	*	*	*
82. dubia	*	*	*	*	*
83. bidentata	*	*	*	*	*
84. pumila	—	—	*	—	*
85. plicatula	—	—	*	*	*
86. ventricosa	—	*	*	—	*
87. filograna	*	—	—	—	*
88. Succinea putris	*	*	*	*	*
89. Pfeifferi	*	*	*	*	*
90. oblonga	*	*	—	—	*
91. Carychium minimum	—	*	*	*	*
92. Limnaea stagnalis	*	*	—	*	*
93. auricularia	*	*	*	*	*
94. ampla	*	—	—	*	*
95. lagotis	*	—	—	—	*
96. ovata	*	*	—	*	*
97. peregra	*	—	*	*	*

	L	S	E	V	F
98. <i>Limnaea palustris</i>	*	—	*	—	*
99. <i>truncatula</i>	*	*	*	*	*
100. <i>Amphipeplea glutinosa</i>	—	—	—	—	*
101. <i>Physa fontinalis</i>	*	*	*	*	*
102. <i>acuta</i>	—	—	—	—	*
103. <i>Aplexa hypnorum</i>	*	*	*	—	*
104. <i>Planorbis corneus</i>	*	*	—	*	*
105. <i>marginatus</i>	*	—	*	*	*
106. <i>carinatus</i>	—	*	—	—	*
107. <i>vortex</i>	*	*	—	—	*
108. <i>spirorbis</i>	*	—	*	—	*
109. <i>rotundatus</i>	*	*	*	*	*
110. <i>contortus</i>	*	—	*	—	*
111. <i>albus</i>	*	*	*	*	*
112. <i>rossmaessleri</i>	—	—	—	—	*
113. <i>crista</i>	—	*	*	*	*
114. <i>complanatus</i>	—	—	*	—	*
115. <i>nitidus</i>	—	*	—	*	*
116. <i>Ancylus fluviatilis</i>	*	*	*	*	*
117. <i>lacustris</i>	—	*	*	*	*
118. <i>Acme polita</i>	—	—	*	—	—
119. <i>Paludina vivipara</i>	*	*	—	—	*
120. <i>fasciata</i>	—	*	—	—	*
121. <i>Bithynia tentaculata</i>	—	*	—	—	*
122. <i>Valvata depressa</i>	—	*	—	—	*
123. <i>piscinalis</i>	—	*	*	—	*
124. <i>cristata</i>	—	*	—	—	*
125. <i>Neritina fluviatilis</i>	—	—	?	—	*
126. <i>Unio batavus</i>	*	*	—	*	*
127. <i>tumidus</i>	—	*	—	—	*
128. <i>pictorum</i>	*	*	—	—	*
129. <i>Margaritana margaritifera</i>	*	*	*	*	—
130. <i>Anodonta complanata</i>	—	*	—	—	*

	L	S	E	V	F
131. <i>Anodonta cygnea</i>	*	*	—	*	*
132. <i>anatina</i>	*	*	—	—	*
133. <i>cellensis</i>	*	*	—	*	*
134. <i>piscinalis</i>	*	*	—	—	*
135. <i>Sphaerium rivicola</i>	—	*	—	—	*
136. <i>corneum</i>	*	*	—	*	*
137. <i>mamillanum</i>	*	—	—	—	—
138. <i>Calyculina lacustris</i>	*	*	—	*	*
139. <i>Pisidium obtusale</i>	—	*	—	*	—
140. <i>pusillum</i>	—	—	—	*	—
141. <i>fossarinum</i>	*	*	—	—	*
142. <i>amnicum</i>	*	*	—	—	—
143. <i>Dreissensia polymorpha</i>	—	*	—	—	—

Hiernach kommen vor:

Sächsische Lausitz:

- 49 Arten Landschnecken.
 - 19 „ Wasserschnecken.
 - 12 „ Muscheln.
-
- 80 Arten.

Sächsische Schweiz, Elbsandsteingebirge
und Elbthal bis Meissen:

- 63 Arten Landschnecken.
 - 21 „ Wasserschnecken.
 - 16 „ Muscheln.
-
- 100 Arten.

Erzgebirge:

73	Arten	Landschnecken.
16	„	Wasserschnecken.
1	„	Muscheln.

90 Arten.

Vogtland:

52	Arten	Landschnecken.
15	„	Wasserschnecken.
8	„	Muscheln.

75 Arten.

Ebene:

77	Arten	Landschnecken.
32	„	Wasserschnecken.
12	„	Muscheln.

121 Arten.

Druckfehler.

pag.	19	z.	9	v.	o.	Ziegler	statt	Studer.
„	34	„	5	„	u.	Reichenbach	„	Reichenberg.
„	36	„	3	„	„	Edle Krone	„	Edlc.
„	37	„	11	„	o.	Lauenstein	„	Pfauenstein.
„	37	„	4	„	u.	Liebau	„	Löbau.
„	40	„	11	„	„	E	„	C.
„	41	„	4	„	o.	Baruth	„	Baruch.
„	41	„	8	„	„	Wiesengraben	„	Wiesengarten.
„	42	„	3	„	„	Wudel	„	Widel.
„	42	„	16	„	u.	Zöschau	„	Zöschen.
„	43	„	14	„	„	sind	„	wird.
„	44	„	11	„	„	Crossen	„	Crossau.
„	47	„	1	„	„	Waldbach	„	Waldbusch.

Purpur-Färberei in Central-Amerika.

Von

Ed. v. Martens. *)

In einem neueren officiellen Werke über Costarica, betitelt „Administracion Soto, Republica de Costa-Rica, Apuntamientos geográficos, estadísticos é históricos compilados y arreglados por Joaquin Bernardo Calvo. S. José de Costa-Rica 1886,“ 8^o, welches sich in der Bibliothek der Gesellschaft für Erdkunde in Berlin befindet, ist an zwei Stellen von einer solchen Färberei, als in Costarica noch gegenwärtig betrieben, die Rede. Unter dem Abschnitt „Producciones“ p. 26 wird das Thier, von dem die Farbe gewonnen wird, als eine *Aplysia* bezeichnet, sehr wahrscheinlich mit Unrecht, denn diese schalenlose Meer-schnecke, der berühmte See-Hase (*Lepus marinus*) des Plinius und Apulejus, giebt wohl einen violet-roten Saft von sich, weshalb sie auch von den Franzosen in West-Indien stellenweise als *baril de vin*, Weinfass, bezeichnet wird, aber die Farbe dieses Saftes geht beim Eintrocknen auf Papier in ein schmutziges Gelbbraun über, das sich nicht als Schmuck empfiehlt. Dagegen p. 94 des genannten Werkes, im Capitel „Peces, Moluscos, Crustaceos“ wird das farbenliefernde Thier als „Caracol“ (Schalenschnecke) mit Hinzufügung des lateinischen Gattungsnamens *Murex* bezeichnet und als Ort der Färberei der Golfo Dulce an der Südwest-Küste von Costarica angegeben. Hierdurch wurde ich veranlasst, an Prof. Henri Pittier in S. José, Hauptstadt von Costarica, welcher mir schon öfter Conchylien zur Bestimmung geschickt hat, zu schreiben und ihn zu bitten, mir womöglich die betreffende Schnecke und Baumwoll-Fäden, die mit ihrem Saft gefärbt sind, zu schicken. Darauf erhielt ich durch seine Güte im August

*) Aus den Verhandlungen der Berliner anthropologischen Gesellschaft, Sitzung vom 22. October 1898.

dieses Jahres einen Strang gefärbter Fäden und zwei Exemplare der Schnecke; in dem begleitenden Briefe vom 25. Juni theilt er unter Anderem mit, er habe die Verwendung dieses „Caracol de teñir morado“ (Schnecke um violett zu färben) gesehen bei den Indiern (Eingebornen) der Insel Caño, gegenüber der Mündung des Flusses Diquis, an der Südsee-Küste; die Schnecke sei häufig an Felsen, die während der Fluth unter Wasser sind, an beiden Küsten Costarica's, der pacifischen und der atlantischen. Der übersandte Faden sei allerdings an sich ausländisches Fabricat, aber in Nicoya (ebenfalls an der Südsee-Küste) gefärbt. Die Indianer verfahren in sehr roher Weise beim Färben ihrer geringen Baumwoll-Fäden: sie ziehen (passent) dieselben einfach über die Mündung der Schnecke weg, wodurch sie mit ziemlich reichlich hervorquellender Flüssigkeit befeuchtet werden. Die Farbe sei zuerst grünlich-gelb, gehe aber beim Trocknen in Violet über. Es müsse aber auch noch andere Schnecken-Arten an der Küste von Costarica geben, die zum Färben benutzt werden könnten. denn als er 1891 bei Salinas gesammelt, habe eine solche sein Taschentuch blau gefärbt. Soweit Hr. Pittier. Die Farbe der Fäden ist bei Tageslicht ein ziemlich helles Roth-Violet, ähnlich dem der Blüthe der Kornrade (*Agrostemma githago*); bei Lampenlicht erscheint sie weniger schön, mehr gelblich. Der erwähnte Farben-Uebergang ist derselbe, wie er bei den Purpur-Schnecken des Mittelmeeres (*Murex brandaris* und *trunculus*, *Purpura haemastoma*) bekannt ist. Die Schnecke ist *Purpura patula* (Linné, Lamarck), eine in West-Indien häufige Art und eine derjenigen, welche identisch oder doch in höchst ähnlichen, ohne Fundorts-Angabe nicht sicher zu unterscheidenden Formen auch an der pacifischen Küste von Mittel-America vorkommen und so in die sonst grundverschiedene Meeres-Fauna der Westküste Americas an dieser Stelle ein

atlantisches Element hineinbringen und damit auf einen, paläontologisch betrachtet, jungen Zusammenhang beider Meere deuten. Diese *P. patula* ist an der Mündung röthlich gefärbt (und ebenso die ihr ähnliche *P. haemastoma* Linné des Mittelmeeres, mit welcher heutzutage noch die Fischer auf Minorca ihre Wäsche zeichnen), wahrscheinlich in Folge des sich hier ergießenden Purpur-Saftes. Eine dritte Art derselben Conchylien-Gattung, die in der Nordsee häufige *Purpura lapillus* (Linné) wurde im vorvorigen und vorigen Jahrhundert stellenweise in Schottland und Norwegen von den Bauern zum Rothfärben des Leinenzeugs benutzt (Cole 1685, Ström 1762), während die richtige Purpur-Schnecke der alten Phöniker und Griechen einer anderen, aber verwandten Conchylien-Gattung von *Murex* angehörte, da ja zerschlagene Schalen der im Mittelmeer häufigen Arten, *Murex trunculus* und *M. brandaris* (Linné), in alten Gebäude-Trümmern zu Saida (Sidon), in Lakonien und bei Tarent gefunden worden sind, — Orten, die von den alten Classikern als bekannte Sitze von Purpur-Färberei genannt werden, und ebenso diese Arten, nicht aber *Purpura haemastoma*, auf Münzen von Tyros und Tarent zu erkennen sind. Doch dürfte wahrscheinlich unsere costaricanische *Purpura patula* mit die Veranlassung gegeben haben, dass der alte Name *Purpura* von Bruguière 1789 und Lamarck 1803 der betreffenden neueren Gattung gegeben worden ist; denn schon ein etwas früherer französischer Conchyliolog, Dezallier d'Argenville 1742, sagt (Conchyliologie, p. 181), dass die „conque Persique“ in Panama und im Königreiche Guatemala zum Färben von Baumwollzeug und Baumwoll-Fäden gebraucht und deshalb (vermuthlich von den französischen Conchylien-Sammlern) Pourpre de Paname genannt werde; diese conque Persique ist nun Bruguière's und Lamarck's *Purpura persica*, der *P. patula* sehr ähnlich und ihre Ver-

treterin im indischen Ocean, offenbar von d'Argenville mit derselben zusammengeworfen; Lamarck führt diese *P. persica* als erste, *patula* als dritte Art der Gattung *Purpura* auf.

In den Berichten der Reisenden lässt sich diese central-amerikanische Purpur-Färberei schon für das vorige und vorvorige Jahrhundert nachweisen. Der Spanier Don Antonio de Ulloa, welcher an der bekannten französischen Gradmessung Theil genommen hat und wegen seiner Berichte über die klimatischen und physikalischen Verhältnisse in den Cordilleren als Vorgänger Humboldt's bezeichnet werden kann, sah 1744 bei S. Elena (im heutigen Ecuador) und auch bei Nicoya (Costarica) dieses Färben „baumwollener Fäden und anderer zarter Dinge“ mit dem Saft einer Meer-Schnecke und berichtet darüber ziemlich ausführlich; „An beiden Orten verwende man derart gefärbte Fäden zu Bändern, Spitzen und anderem Putze, worauf allerhand künstlich genäht und gestickt werde; die Farbe sei lebhaft und dauerhaft, sodass sie weder durch öfteres Waschen ihren Glanz verliere, noch auch durch langen Gebrauch vergehe oder verdunkelt werde.“ Noch mehr rühmend wird darüber aus der Zeit des 30jährigen Krieges, 1624, berichtet von dem englischen Reisenden Thomas Gage, nach dem die bekannte Pflanzen-Gattung *Gagea* benannt ist: „Die am Golf von Salinas (ebenfalls in Costarica) gesponnene Pita (Agave-Faser) erhalte besonderen Handelswerth, wenn sie zu Nicoya und der Umgegend mit Purpur gefärbt werde; dazu sei eine gewisse Anzahl Indianer bestellt, die am Ufer des Meeres die betreffende Schnecke suchen müssen. und das Tuch von Segovia, das mit diesem Purpur gefärbt sei, werde der hohen Farbe wegen die Elle bis zu 20 Kronen verkauft und nur von den allerhöchsten Herren in Spanien getragen“ (beide Angaben aus D. Ant. de Ulloa, Physikalische und historische

Nachrichten von America, übersetzt von Diez. Leipzig 1781. Bd. II. Zusätze von J. G. Schneider, S. 427 bis 430).

Noch frühere Nachrichten über diese Purpur-Färberei, namentlich solche aus der Zeit der ersten Ankunft der Spanier in diesen Gegenden, sind mir nicht bekannt, könnten sich aber vielleicht noch bei Durchforschung der historischen Quellen auf diesen Punkt hin finden lassen. Immerhin ist schon aus dem Vorliegenden die Stellung der Frage erlaubt, ob diese Verwendung von Meer-Schnecken zum Färben eine selbständige Erfindung der Indianer sei und schon vor Ankunft der Spanier ausgeübt wurde, oder ob sie von den Spaniern aus Europa eingeführt wurde. Das Erstere dürfte wahrscheinlicher sein. Zur Zeit der Entdeckung von America war der Schnecken-Purpur in Europa schon seit längerer Zeit durch das lebhafter rothe Scharlachtuch (von Insecten, Coccus, gewonnen) verdrängt, bis etwa auf ganz locale Ueberbleibsel, wie bei den Fischern auf Minorca (vergl. oben). Die letzte Erwähnung von Purpurchüten und Purpurschleppen findet sich 1440 in dem, an Ueberbleibseln aus dem Alterthum zähl festhaltenden Hofe von Byzanz, wenige Jahre vor der Eroberung durch die Osmanen; 1467 führte Papst Paul II. als Tracht der Cardinäle, die an Rang Königen gleichgestellt wurden, nicht Purpur, sondern Scharlach ein, und Vasco da Gama überreichte dem ersten indischen König, den er traf, als Geschenk seines Monarchen nicht Purpur, sondern Scharlachtuch aus Venedig, war auch nach Camoëns bei dieser ersten Audienz selbst in Scharlach gekleidet. Gage's oben angeführte Angabe dürfte sich daher doch wohl nur auf die allerhöchsten Herren in Spanisch-America, nicht auf die in Europa beziehen. Wenn Spanier die Purpur-Färberei in America eingeführt hätten, so würden sie es doch wohl auch auf den Inseln

und an den Küsten des karaischen Meeres, in Haïti, Cuba und Venezuela gethan haben, wo dieselbe *Purpura patula* häufig vorkommt, und die früher und gründlicher spanischen Einfluss erfuhren, als die Küsten der Südsee. Der jetzige Gebrauch in Costarica macht mehr den Eindruck eines allmählich zurückgehenden Ueberbleibels, als den einer durch die Europäer eingeführten und blühenden Industrie. Dass es hauptsächlich Baumwoll-Fäden sind, die gefärbt werden, ist kein Gegenbeweis; denn die Botaniker sind jetzt darüber einig, dass Baumwolle schon vor Columbus in Amerika vorhanden war.

Hr. Dr. E. Seler hatte die Freundlichkeit, mir mitzutheilen, dass eine solche Purpur-Färberei gegenwärtig auch im südwestlichen Mexico, in Tehuantepec, betrieben werde; er zeigte mir einen Frauenrock, *enagua* genannt, den er von da mitgebracht und den die Frauen der dortigen zapotekischen Mischbevölkerung als kostbares, nur durch langes Sparen zu erwerbendes Prachtkleid tragen (vergl. die obige Angabe von Gage). Dieser Rock ist ganz gleichmässig purpurroth gefärbt, von demselben rothvioletten Farbenton, wie meine Purpurfäden aus Nicoya. Die Kostbarkeit erklärt sich aus der Menge der Purpur-Schnecken, die man zur Färbung eines Rockes nöthig hat; dieselben seien dort nicht zahlreich, man nehme sie lebend aus dem Wasser, bespucke sie und sammle den Saft, den die durch diese ungewohnte Behandlung erschreckten Thiere beim Zurückziehen von sich geben; dann werfe man sie wieder ins Meer. Das ist immerhin ein sparsameres Verfahren, als das Herausreissen der Weichtheile aus der Schale und Zerstückeln, wie es Ulloa seiner Zeit gesehen hat. Auch zeigte mir Dr. Seler Tücher, die von dem Indianer-Stamm der Huave an den Lagunen südwestlich von Tehuantepec getragen werden und die eingewebte schmale Streifen derselben Purpur-Farbe zeigen. Gewand-

stücke aus vorcolumbischer Zeit haben sich in Mexico nicht erhalten, wohl aber bekanntlich in der trockenen Luft von Peru in den Gräbern von Ancon; von solchen besitzt das Königl. Museum für Volkskunde in Berlin ein ponchoartiges Tuch und Kopfbinden, welche neben anderen Farben ganz ähnliche, nur etwas blässere, rothviolette, schmale Streifen zeigen, wie jene Tücher der Indianer von Tehuantepec aus der Jetztzeit, und auch an bortenartigen Geweben aus Chimbota, ebenfalls in Peru (Sammlung Bolivar), sind dieselben zu sehen. Das macht sehr wahrscheinlich, dass man schon damals mit dem Saft der Purpurschnecke färbte. Daneben finden sich an denselben Stücken noch etwas mehr bläuliche Streifen, die vielleicht von einer anderen Behandlung desselben Farbstoffes, absichtlich oder zufällig, herrühren, aber auch scharlachrothe Färbung in grösserer Ausdehnung, welche an Cochenille denken lässt.

Verstärkt wird die Vermuthung autochthonen Ursprungs dieser Färberei noch durch den Vergleich mit der Verwendung zweier anderer Schalthier-Producte, die gleichfalls in der alten und in der neuen Welt neben einander bestanden haben, Schnecken-Trompete (sog. Muschel-Trompete) und Perlen. Die Schnecken-Trompete spielt bekanntlich bei den alten Griechen und Römern, allerdings hauptsächlich bei deren Dichtern und Mythologen, eine Rolle, aber auch noch in unserem Jahrhundert als Ueberbleibsel an einzelnen Stellen in Süd-Frankreich, in Elba, Corsica und Sicilien, um Fischer oder Feldarbeiter zusammenzurufen, und noch im vorigen Jahrhundert diente sie den corsikanischen Milizen unter Paoli statt Trommel und Trompete (Boswell, Beschreibung von Corsika, 1768. S. 183). Sie wurde auch in Ost-Indien, in Japan, bei den Alfuren auf Ceram, den Papua's auf Neu-Guinea und ferner auf den Südsee-Inseln bis Neu-Seeland von den

europäischen Entdeckungsreisenden schon in Gebrauch getroffen, und zwar dieselbe Schnecken-Gattung. *Tritonium*, wenn auch eine andere Art als diejenige des Mittelmeeres, nur in Ost-Indien eine andere, *Turbinella*. Aus America ist Signal- und Alarm-Blasen mir aus West-Indien, Peru und Brasilien bekannt geworden; bei den Neger-Sklaven auf den dänisch-westindischen Inseln, welche *Strombus gigas* dazu benutzten (Oldendorf: Missions-Geschichte 1777), könnte es möglicherweise aus der alten Welt eingeführt sein. Aber aus Mexico zeigte mir Dr. Seler die Zeichnung eines auf einer Schnecken-Trompete Blasenden in der alten Bilderschrift, sowie eine entsprechende alte Thonfigur. (Die Trompeten-Schnecken selbst, die er aus mehreren Orten Mexico's mitgebracht, sind *Fasciolaria gigas* und *Turbinella scolymus* aus dem caraibischen, *F. princeps* aus dem pacifischen Meer.) Aus Peru wird es schon vom Jesuiten-Pater Arriaga zu Anfang des 17. Jahrhunderts berichtet, und aus der Sammlung Bolivar im hiesigen Museum für Volkskunde findet sich ein zu einer Trompete hergerichteter *Strombus galeatus* als vorcolumbisch. Für die Eingebornen Brasiliens wird es nicht nur von Maregrave um 1640, sondern auch schon von dem Portugiesen Suarez de Suza 1589 erwähnt; welche Art von Schnecken aber dazu benutzt wird, konnte ich bis jetzt nicht erfahren; man kann an *Strombus goliath*, der an der Küste von Pernambuco vorkommt, einen nahen Verwandten des *Str. gigas*, denken. Ganz entschieden vorcolumbisch ist die Werthschätzung der Perlen in America: Columbus sah auf seiner dritten Reise an der Küste von Venezuela Indianerinnen mit Perl-Schnüren an den Armen und gab darnach der Insel Margarita den jetzt noch geltenden Namen; Balboa erhielt, gleich nachdem er als erster Europäer die Südsee erreicht, schöne Perlen als Geschenk von einem indianischen Häuptling, und der Bericht über

den Entdeckungszug des Spaniers Soto durch Florida und Alabama 1538 – 1542 rühmt die grossen Perlenmengen in dortigen Tempeln, so viele, dass die Spanier nicht alle mitnehmen konnten. Das waren vermuthlich Perlen aus Fluss-Muscheln (*Unio*); aber diejenigen, welche Columbus und Balboa erhielten, stammte ohne Zweifel von Arten der Gattung *Avicula* (*Meleagrina*), welche auch im indischen Ocean, dem Persischen Golf und Rothen Meer seit dem Alterthum Perlen geliefert hat.

Selbstverständlich bin ich weit entfernt, wegen dieses Purpurs die Ur-Einwohner Americas von den Phönikern abzuleiten; im Gegentheil, ich wollte gerade darauf aufmerksam machen, wie dieselbe Verwendung von Natur-Producten in weit entfernten Ländern unabhängig von einander erfunden und geübt werden kann. Bei den Perlen liegt es sehr nahe, dass sie das Auge des Menschen auf sich ziehen, wenn sie einmal zufällig in einer Muschel gefunden wurden, die vielleicht zum Essen gefischt wurde, und wer Musse hatte oder über die Arbeitskraft anderer befehlen konnte, mochte leicht auf den Gedanken kommen, sie systematisch aufzusuchen. Bei der Purpur-Schnecke dürfte das Sammeln als Speise das Erste gewesen sein, und wenn dann an einem Kleidungsstücke, das mit dem lebenden Thier in Berührung kam, bald darauf schönfarbige Flecken erschienen, so lag es ebenfalls sehr nahe, das experimentell weiter zu verfolgen. Ferner liegt allerdings der Einfall, eine grosse Schnecken-Schale als Trompete zu benutzen, namentlich weil dazu erst ein zweites Loch zum Einblasen gemacht werden muss; aber auch das kann ebenso gut mehrmals und an verschiedenen Orten, wie einmal an einem einzigen, erfunden worden sein; vielleicht hat das eigenthümliche Sausen, das man hört, wenn man solche grössere Schnecken-Schalen ans Ohr hält, und das nach neueren Untersuchungen vielleicht eine Verstärkung

der immer in der Luft vorhandenen leisen Geräusche durch die Schale als Resonanzboden ist, dazu angeregt, auch andere phonetische Versuche damit zu machen. —

Paludina vivipara albin.

Von
V. Franz.

Eine sehr interessante albine Form von *Paludina vivipara* Müller ist häufig in einem Graben im Stadtpark (Volksgarten) zu Königsberg i. Pr. In der Farbe des Gehäuses unterscheiden sich ausgewachsene Exemplare der in Rede stehenden Schnecke nicht von typischen Stücken. Doch das Weichtier selbst ist anormal gefärbt. Denn während das Tier gewöhnlich auf dunkelgrauem Grunde mit gold- oder orangegelben Punkten dicht übersät ist, hat die albine Form milchweisses Fleisch. Infolgedessen wird die Farbe der gelben Pünktchen auf dem weissen Untergrunde viel leuchtender und lässt das ganze Tier heller oder dunkler gelb, selten orangefarbig erscheinen. Dadurch erhält die Schnecke ein prächtiges Aussehen, so dass sie alle deutschen Süßwasserschnecken an Farbenpracht übertrifft und auch eine Zierde der Aquarien bilden kann. — Beim Zerschneiden des Tieres zeigte sich, dass auch in seinem Innern gelbe und rote Farbstoffe hauptsächlich vorhanden sind, obgleich auch andere nicht fehlen. So ist die Leber bei typischen wie bei albinen Stücken oben graugrün und gelbpunktirt, unten gelb, jedoch bei diesen etwas heller als bei jenen. Im Gegensatze zur typischen Form mit grauem Muskelfleisch hat die Abart milchweisses, und der Schlundkopf ist blutrot. Kiefer und Zunge sind wie gewöhnlich dunkel gefärbt. — Auch schon an den noch im Eileiter befindlichen Schnecken

kann man Unterschiede gegen Embryonen normal gefärbter Schnecken wahrnehmen. Das Tier des albinen Embryos gleicht im Kleinen vollkommen seiner Mutter. Sein Gehäuse ist mit schwach gelbroten Bändern versehen, während diese Bänder bei typischen Tierchen schwarz sind. Erst wenn die Schnecke lange nach der Geburt einige Grösse erlangt hat, ändert sich beim Typus wie bei der Abart die Farbe der Bänder in ein Braunrot.

Den Molluskenfreunden und -sammlern Königsbergs wäre zu empfehlen, eine Anzahl Schnecken der eigentümlichen Lokalform nach geeigneten Orten überzusiedeln, damit nicht, wenn der Fundort einst durch Verschütten zerstört werden sollte, alle Tiere zu Grunde gehen!

Interessenten biete ich Albinos der Schnecke zum Tausche an. Man wende sich an mich nach Breslau, Moltkestrasse 7.

Literatur.

Journal de Conchyliologie. Vol. 46. No. 2, (erschienen Jan. 1899) p. 49.

Pallary, P., Deuxième Contribution à la Faune malacologique du Nord-Ouest de l'Afrique. Mit Taf. V—IX.

Es ist dem Verfasser gelungen, namentlich auch mit Hilfe eingeborener Sammler, ein reiches Material zusammenzubringen. Als neu beschrieben oder zum erstenmal abgebildet werden: *Vitrina maroccana* Mab. t. 5 Fig. 3; — *Hyalina maroccana* p. 60, ein Stück aus dem Genist des rio de Oro bei Melilla; — *Gonostoma probata* Mab. t. 5 Fig. 8; — *G. alinae* p. 68 t. 5 Fig. 11, Tetuan; — *Frutic. alsiella* n. p. 69 t. 7 Fig. 3, Mogador; — *Fr. agardhi*, nom. nov. für *Hel. ponsonbyi* Westerl. nec Kob.; — *Xerophila cherifiana* p. 75 t. 5 Fig. 14, Marocco; — *Xer. submoesta* J. Mab. p. 76 t. 5 Fig. 15; — *Xer. taeniata* Westerl. t. 6 Fig. 1, 2; — *Xer. idae* nom. nov. für *Hel. richardi* Psby. nec Fer. (der Namenstausch unnöthig) t. 16 Fig. 3; — *Xer. paulinae* p. 78 t. 5 Fig. 13; — *Xer. ahmedi* p. 80 t. 5

Fig. 18; — *Xer. inversa* Westerl. t. 5 Fig. 10, t. 6 Fig. 4; — *Xer. bucheti* Mab. t. 5 Fig. 16; — *Xer. chadiana* p. 87 t. 7 Fig. 7; — *Xer. emmae*, überflüssiger neuer Name für *Hel. heyneimanni* Kob., da *Hel. heyneimanni* Pfr. keine Helicide ist; — *Xer. sublallemantiana* p. 88 t. 8 Fig. 1; — *Xer. welschi* p. 91 t. 6 Fig. 5; — *Xer. melillensis* p. 92 t. 7 Fig. 2 Melilla; — *Iberus olcese* p. 99 t. 7 Fig. 5; — *Macularia sphaeromorpha* Bgt. t. 7 Fig. 8; — *Mac. ahmarina* t. 7 Fig. 10; — *Mac. ibrahimi* t. 8 Fig. 1; — *Mac. seguyana* Pech. t. 8 Fig. 2; — *Mac. lariollei* p. 113 t. 8 Fig. 3, nebst var. *crassidens* p. 113 Fig. 1; — *Mac. romalaea* Bgt. t. 8 Fig. 4; — *Mac. aidae* p. 119 t. 9 Fig. 2; — *Ferussacia mabilliana* Pal. t. 9 Fig. 4 5; — *Succinea tingitana* p. 125 t. 9 Fig. 7; — *Limnaea maroccana* p. 128 t. 8 Fig. 8; — *Planorbis annulatus* p. 130 t. Fig. 14; — *Cyclostoma mauretanicum* p. 131 = *sulcatum* var. *major*, nur an der algerischen Gränze; — *Melanopsis prophetarum* Bgt. t. 9 Fig. 13; — *Mel. pseudoferussaci* p. 139 t. 9 Fig. 11, 12; — *Mel. letourneuxi* Bgt. t. 8 Fig. 6; — *Mel. magnifica* Bgt. t. 8 Fig. 5; — *Neritina tingitana* p. 148 t. 9 Fig. 9; — *Sphaerium maroccanum* p. 150 t. 9 Fig. 8; — Als Annexe wird ein Stück Manuscript der unvollendet gebliebenen *Excursions malacologiques* von Pechaud gegeben, das sich in Bourguignats Nachlass vorgefunden hat; es ist ganz von B.'s Hand geschrieben und beweist, dass Pechaud wie ich beim Erscheinen des Buches aussprach, an dem Texte völlig unschuldig ist. Als neu wird *Helis tachyopta* von Djelfa beschrieben, zur Gruppe der *Hel. raymondi* (*Gaetulia m.*) gehörend; diese Gruppe wird noch ausführlich erörtert. B. schliesst sie an *Hel. loxana* an und unterscheidet 21 Arten. Der neue Name *Hel. hosemarica* für *platycheloides* Kob. nec Sandb. hat in die Synonymie von *Hel. weberi* Kob. zu wandern.

Westerlund C. Ag., Novum Spicilegium Malacologicum.
Extrait de l'Annuaire Mus. Acad. Petersbourg 1898
p. 155—183.

Neu *Crystallus zapateri* p. 155 Albarracin, Spanien; — *Polita kasnakowi* p. 155, Turkestan; — *Patula rupestris* var. *cephalonica* p. 156, Cephalonia; — *Vallonia extrema* p. 156, Insel Ras-Ostrov im Weissen Meer; — *Gonostoma negropontina* p. 156, Euböa; — *Latonia malleolata* p. 157, Smyrna; — *Theba seducifilis* p. 157, Kaschgar; — *Monacha scharfi* p. 157, Corsica;

— *Fruticocampylaea aliostoma* p. 158, Transkaukasische Steppe;
 — *Campylaea indigena* p. 158, Turkestan; — *C. angulosa*
 p. 159, Turkestan; — *C. palmeni* p. 159, mit var. *accinta*
 p. 160, Kaschgar; — *C. macrostoma* var. *vaga* p. 160,
 Palermo; — *C. scythica* p. 160, Turkestan; — *C. matrella*
 p. 161, Smyrna; — *C. opposita* p. 101, Turkestan; —
Xerophila pellucens var. *indiscissa* p. 162, Corsica; — *Jacosta*
ledereri var. *siciliana* p. 162, Messina; — *Levantina casta*
 p. 162, Caucasus; — *Tachea atrolobiata* var. *laeta* p. 162,
 Abchasia; — *Pomatia steenroosi* p. 163, Alatau, Turkestan; —
 — *Subzebrinus albiplicatus* var. *implicata* p. 163, Turkestan;
 — *Brephulus kasnakowi* p. 163, Turkestan; — *Br. otostomus*
 p. 164, Turkestan; — *Chondrulus bisinuatus* p. 164, Turkestan;
 — *Torquilla profuga* p. 165, Transkaspien; — *Modicella*
gratiosa p. 165, Génist des Jarame, Spanien; — *Vertigo*
regularis p. 166, Turkestan; — *Clausiliastra clavella* p. 166,
 Janina; — *Claus. commutata* var. *ungulata* forma *transfuga*
 p. 166, Janina; — *Euxina plusia* p. 167, Kleinasien; — *Alinda*
biplicata var. *strigosa* p. 167, Wilhelmsthal bei Salzburg,
 Schlesien; var. *hungarica* p. 167, Ungarn; — *Alinda remutata*
 p. 168, Macedonien; — *Albinaria argyunis* p. 168, Pelopones;
 — *Delima feriatia* p. 169, Griechenland; — *Del. porcellanea*
 p. 169, Dalmatien; — *Del. solitaria* p. 170, Dalmatien; — *Del.*
neutra p. 170, Pindus; — *Albinaria cristatella* var. *subbigibbosa*
 p. 171, Akarnanien; — *Alb. plicicollis* p. 171, Creta; — *Alb.*
theobaldi p. 171, Naxos; — *Alb. nester* p. 172, Dalmatien; — *Alb.*
immersa p. 172, Missolonghi; — *Papillifera saxicola* var. *limbata*
 p. 173, Euboea; — *Cusmicia bidentata* var. *errans* p. 173,
 Lündtofte, Dänemark; var. *variostrata* p. 174, Irland; — *Cl. (—?)*
hereditaria p. 174, unbekanntes Fundort; — *Cl. (—?)* *relicta*
 p. 175, desgleichen; — *Ferussacia agilis* p. 175, Algier; —
Caecilianaella praeclara p. 176, Turkestan; — *Succinea pfeifferi*
 var. *reticulata* p. 176, Irland; — *Limnaea truncatula* var.
hispanica p. 176, Alluvionen des Jarame, Spanien; — *L.*
(Fossaria) praecellens p. 177, Kenai, Nordamerika; — *Spirodiscus*
scoliostoma p. 177, Vrachorisee, Akarnanien; — *Gyraulus*
centralis p. 178, Issikul, Turkestan; — *Ancylus praestans* p. 24
 Lozoya, Spanien; — *Amphimelania hispanica* p. 178, Abarracin,
 Spanien; — *Amph. induta* p. 179, Muchalatka; — *Valvata*
hellenica p. 189, Arkadien; — *Sphaerium transversale* p. 179,
 See Puiko, Sibirien; — *Pisidium costulatum* p. 180, Sibirien.

Proceedings of the Malacological Society of London. Vol. III.
No. 4, (March 1899).

- p. 187. Kennard, A. S. and B. B. Woodward, a Revision of the Non marine Mollusca of England (with Figs.).
- p. 205. Smith, Edg. A., on some Mollusca from Bering Sea (with Figs.).
Neu *Valvatella beringensis* p. 206 fig. 1; — *Valv. albolineata* p. 206 fig. 2.
- p. 208. — —, Descriptions of three new species of marine shells from North West Australia. — (*Marginella walkeri* fig. 1, *M. bandinensis* fig. 2; *Astele stenomphala* fig. 3). —
- p. 210. Sowerby, G. B., Description of *Tridacna obesa* n. sp. from the Philippines. (fig.)
- p. 212. Fulton, Hugh, a List of Land-Mollusca collected by Mr. W. Doherty in the Malay Archipelago with descriptions of some supposed new Species and Varieties. — Neu *Streptaxis planus* p. 214 t. 11 fig. 7, Süd-Celebes; — *Chloritis mimá* p. 214 t. 11 fig. 7, Buru; — *Chl. selenitoides* p. 215 t. 11 fig. 9, Buru; — *Planispira adonaraba* p. 215 t. 11 fig. 12, Adonare, Molukken; — *Amphidromus contrarius* var. *crassa* p. 215 t. 11 fig. 8, Tenimber; — *Hypselostoma doherlyi* p. 215 t. 11 fig. 17, Tenimber; — *Leucochilus niobe* p. 216 t. 11 fig. 10, Tenimber; — *Carychium balianum* p. 216 t. 11 fig. 11, Bali; — *Diplommatina baliana* p. 216 t. 11 fig. 16, Bali, Sumba; — *Palaina möllendorffi* p. 216 t. 11 fig. 18, Macassar, Celebes; — *Pal. tumens* p. 217 t. 11 fig. 4, Macassar; — *Arinia talautina* p. 217 t. 11 fig. 13, Talaut Inseln; — *Paxillus laevis* p. 217 t. 11 fig. 14, Pulo Laut, Südostborneo; — *Cyclophorus doherlyi* p. 218 t. 11 fig. 5, Sangir; — *Moulinisia cylindrica* p. 218 t. 11 fig. 1, Vodinga auf Halmahera; — *Callianella fulgida* p. 218 t. 11 fig. 3, Buru; — *Pupina* (*Porocallia*) *mirabilis* p. 218 t. 11 fig. 6, (gehört zu *Siphonostylus*) Halmahera; — *Adelomorpha doherlyi* p. 219 t. 11 fig. 19, Tenimber; — *Omphalotropis* (*Selenomphala*) *tenuis* p. 219 t. 11 fig. 15, Timor. —
- p. 220. Melvill, J. Cosmo, Notes on a third Collection of Marine Shells from the Andaman Islands, with descriptions of three new species of Mitra. — Neu *Nassa* (*Phrontis*) *zailensis* var. *andamanica* p. 221 fig. 4; — *Mitra* (*Chrysame*) *buryi* p. 222, fig. 1; — *M. (Costellaria) dilectissima* p. 224 fig. 2; — *M. (C.) georgii* p. 226 fig. 5; —

- p. 230. Moore, J. E. S., on the divergent Forms at present incorporated in the Family Melanidae. Die Familie wird vollständig gesprengt; Melanopsis, Typhobia, Bythoceras, Nassopsis sind unter sich und von Melania total verschieden. Die eigentlichen Melaniën sind theils aus Cerithiiden hervorgegangen (Ceritho-Melania=Neomelonia Saras.) theils aus Littoriniden (Littorino-Melania=Palaeomelania Saras.), und müssen unter diese Familien vertheilt werden.
- p. 235. Woodward, Martin F., some account on the Synonymy and Affinities of *Donovania minima* (Mont.). Die richtige Stellung scheint neben *Pisania* bei den Buccinidae.

The Journal of Conchology. Vol. 9, No. 6.

- p. 161. Masefield, J. R. B. Presidential Address on the Economic Use of some British Mollusca (Schluss).
- p. 164. Jones, K. H., *Limnaea peregra* abandoning its shell.
- p. 164. Horsley, Rev. J. W., Additional Note on *Caecilioides acicula*.
- p. 165. Marshall, J. T., Additions to British Conchology (Cont).
- p. 172. Byne, L. St. G., the Corrosion of Shells in Cabinets.
- p. 181. Meloill, J. Cosmo, Note on *Scalaria fimbriolata*.
- p. 181. Standen, R., *Vertigo pusilla* Müll. in Lancashire and Westmoreland.
- p. 185. Melvill, J. Cosmo and R. Standen, *Herviera*, a new Genus of Pyramidellidae (für *H. gliriella* M. et St.)
- p. 187. Swanton, E. W., the Land and Freshwater Mollusca of Somersetshire.

Journal de Conchyliologie 1898. Vol. XLVI, No. 4.

- p. 270. Hervier, J., Descriptions d'espèces nouvelles de Mollusques, provenants de l'Archipel de la Nouvelle Calédonie (suite). Abgebildet werden: *Triforis cornuta* t. 15 fig. 1; — *Tr. mirifica* var. *lifuana* fig. 2; — *Tr. jousseaumi* fig. 4; — *Tr. goubini* fig. 3; — *Tr. formosula* fig. 5; — *Tr. poecila* fig. 6; — *Tr. montrouzieri* t. 16 fig. 1; — *Tr. episcopalis* pg. 2; — *Tr. melantera* fig. 3; — *Tr. rutilans* fig. 4; — *Tr. aurea* fig. 5; — *Tr. loyaltiensis* fig. 6; — *Tr. monacha* fig. 7; — *Tr. taeniolata* fig. 8; — *Tr. fulvescens* t. 17 fig. 1; — *Tr. papillata* fig. 2; — *Tr. mediotincta* fig. 3; — *Tr. ustulata* fig. 4; — *Tr. leucomys* fig. 5; — *Tr. lucidula* fig. 6; — *Tr. lamberti* fig. 7; — *Tr. troglodytes* fig. 8; — *Tr. turricula* fig. 9; —

- Tr. quadrimaculata fig. 10; — Tr. amoena fig. 11: — Tr. intergranosa fig. 12.
- p. 214. Fischer, H., quelques remarques sur les moeurs des Patelles. *Proceedings of the Academy of Natural Sciences of Philadelphia* 1898. Part. II.
- p. 219. Pilsbry, Henry A, and E. G. Vanatta, Revision of the North American Slugs. Binneyia, Hemphillia, Hesperarion, Prophysaon and Anadenulus. — Die Autoren unterscheiden die Subfamilien Binneyinae mit Binneya und Hemphillia, Ariolimacinae mit Aphallarion, Ariolimax und Hesperarion und Arioninae mit Arion, Prophysaon und Anadenulus. Von sämmtlichen Arten wird die genaue Anatomie gegeben.
- p. 264. — — — Materials toward a natural classification of the cylindrelloid snails. Die Autoren erkennen als Gattungen an *Urocoptis* Beck mit den Untergattungen *Urocoptis* s. str., *Arangia* P. et V., *Idiostemma* P. et V., *Gongylostoma* Alb.; — *Brachypodella* Beck mit den Untergattungen *Mychostoma* Alb. und *Apoma* Beck; — *Anoma* Alb. (*Leia* Alb. nec Meigen); — *Macroceramus* Guildg, mit *Microceramus* n. und *Spiroceramus* n.; — *Pineria* Poey.; — *Epirobia* Strebel et Pfeffer; — *Holospira* Mrts. mit *Metastoma* Str. et Pf. und *Coelostemma* Dall; — *Eucalodium* Crosse et Fischer mit *Anisospira* Str.; — *Berendtia* Cr. et F.; — *Coelocentrum* Cr. et F.; — *Cerion* Bolt.; — *Megaspira* Lea. Die Zugehörigkeit der beiden letzteren Gattungen ist einigermassen unsicher.
- p. 287. Pilsbry, H. A., Chitons collected by Dr. Harold Heath at Pacific Grove near Monterey, California. Neu *Mopalia heathi* p. 280; *Nuttallina thomasi* p. 289.
- p. 354. Pilsbry, H. A., a new Land Shell from Clarion Island (*Succinea macgregori*, mit fig.) —
- p. 414. Woolman, Lewis, Fossil Mollusks and Diatoms from the Dismal Swamps, Virginia and North Carolina; Indication of the Geological Age of the Déposit.

Eingegangene Zahlungen:

Hocker, F., Gotha, Mk. 6.—; Museum, Naturhistorisches, Hamburg, Mk. 6.—.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 20 Juli.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Einunddreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von *R. Friedländer & Sohn in Berlin* zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Fortsetzung des Catalogs von No. 11 u. 12 (1898) des Nachrichtenblattes.

?solidus Mke.	?
tectilabris Ad.	Jamaica.
thysanorhapse Sow.	„
yallahensis Ad.	„

Nachträge und Berichtigungen.

p. 74 (2) *Pupula* Agass. wurde ausdrücklich für *Acme lineata* Drap. aufgestellt, könnte also nur für das Subgen. b. (*Auricella* Moq. Tand.) Verwendung finden. Für das Subgen. c. schlagen wir *Megalacme* vor.

- p. 75 (3) Ein älterer Name für *Blandiella* Guppy ist *Scalatelletta* Mrts. (1860), welcher dafür eintreten muss.
- „ 76 (4) *Truncatella* *elongata* Poey, *filicosta* Gdl., *lirata* Poey und *wrighti* Pfr. zu streichen; bereits in *Blandiella*, S. 75, aufgeführt.
- „ 77 (5) fehlt:
striata Qu. et Gaim. . . . Vanikoro.
 (quoyi Pfr.)
- „ „ *Tr. vitiana* Gld. auch Philippinen.
- „ „ *Taheitia* hinzuzufügen:
gracilentata Sm. . . . Brit. Neu Guinea
- „ 78 (6) *Coxiella*.
striatula Mke. (nicht Cox). Hierzu als Synonym *pyrrhostoma* Cox.
confusa Sm. (*striatula* Angas, Cox, non Mke). . . . Süd-Australien.
gilesi Angas (Blanfordia) (Blanfordia *stirlingi* Tate) Süd-Australien.
- „ 79 (7) *Leptopoma* *vitreum* Less., nicht Sow.
 var. *pruinosa*
 Mildff. . . . Negros, Masbate, Philippinen.
- „ 80 (8) „ *scalare* statt *scalaris*.
- „ 81 (9) „ *perplexum* Sow.
 var. *subfibula*
 Mildff. . . . Nordluzon.
Trocholeptopoma. Neu:
fultoni Aldr. . . . Sumatra.
- „ 82 (10) *Lagochilus*.
 ?*phayrei* Theob. (Jerdonia) Shan Staaten.
garreli Soul. (*gaymansii* Mrts.) Pinang, Sumatra.
granum Morel. . . . Mayotte.

- p. 83 (11) euconus Mlldff., nicht euconum.
 „ „ guimarasense var. solidula zu streichen, Fundort Tablas zu var. solida.
 „ 84 (12) umbilicatum Kob., nicht umbilicare.
 inornatum Smith

var. tricincta Mrts. . SO. Borneo.
 marangense Aldr. . . Sumatra;
 papuanum Smith . . . Neu-Guinea.
 wüllerstörffianum Zel. Nicobaren.

- „ 86 (14) *Leptopomatoides* (Nev.) Kob. et Mlldff. (emend).

Gegen unsere Einführung dieses Namens hat Herr Sykes (Proc. Mal. Soc. III. p. 66) zweierlei einzuwenden: 1) Dass wir den Nevill'schen Namen *Leptopomoides* um eine Silbe verlängert haben, 2) dass Nevill nicht beabsichtigt habe mit diesem Wort ein neues Subgenus zu benennen. Der erste Einwand ist gänzlich hinfällig, da es nothwendig war einen gegen die Regeln der Grammatik gebildeten Namen zu verbessern. Ad 2) schreibt Nevill: „subgenus doubtful (*Leptopomoides*)“. Das ist nicht anders zu verstehen, als dass er zwar nicht sicher war, ob ein neues Subgenus zu errichten sei, dass er aber für ein solches einstweilen einen Namen vorschlage. Wollte er, wie Sykes wunderlicherweise annimmt, nur sagen, dass die Arten *Leptopoma*-ähnliche seien, so hätte er sicher kein Substantiv gesetzt, sondern das Adjektiv *leptopomoid* sc. forms, species. In jedem Falle bedarf die natürliche Gruppe eines Namens; hätte Sykes Recht, so streiche man den Autor Nevill und setze unsre Namen als Autoren.

- „ 87 (15) *Ditropis*. Hinzuzufügen:
 ingenua Bltg. Ambon.

- moellendorffi Bttg. . . . Ambon.
spiralis Bttg.
fultoni Smith (Ditropopsis) Neu Guinea,
papuana Smith (Ditro-
popsis) Neu Guinea.
septentrionalis Mlldff. Nord Luzon.
- p. 87 (15) *Ptychopoma* lienense Gredl.
Hierzu gerlachii Mlldff. als Synonym.
- „ 88 (16) *Myxostoma* coopertum Heude ist zu streichen,
gehört als Synonym zu *Cyclophorus anamiticus* Cr.
Neu:
„ „ *Crossopoma enganoense*
Henders. Sumatra.
„ „ *Scabrina brounae* Sykes Ceylon.
basisulcata Mrts. . . . Oberbirma.
- „ 105 (11) *Theobaldius* stenostomus Sow.
var. *anguis* Sow. . . . Ceylon.
- „ 105 (17) *Cyclophorus* Subgen. *Litostylus*.
annamiticus Cr. (monachus Morel., *coopertus*
Heude)
dodrans Mab. zu streichen (*Salpingophorus*)
monachus Morel. zu streichen
Hinzuzufügen:
orthostylus Mölldff. . . . Annam.
plateni Dohrn Paragua.
quadrasi Hid.
smithi Hid. Calamianes.
var. *crassa* Mlldff.
- „ 106 (18) Subgen. *Glossostylus*.
Zu streichen:
borneensis Metc. }
cochranei G. Aust. } Zu *Salpingophorus*.
quadrasi Hid. }
smithi Hid. } Zu *Litostylus*.

talboti G. Aust. zu *Salpingophorus*. Hinzuzufügen:
appendiculatus Pfr.

var. *brachyglossa* Mlldff. Tablas.

var. *recidiva* Mlldff. . . Mindoro.

consociatus Sm. Annam.

fulguratus Pfr.

var. *barniana* Ancey . Tongking.

var. *subflorida* Ancey "

moellendorffi Schm. et

Bttg. Südformosa.

var. *humicola* Schm.

et Bttg. "

picturatus Pfr. Mindanao, Kamigin,
Sarangani.

trouiensis Wattebl. Annam.

woodianus Lea

var. *charpentieri* Mouss. Luzon (nicht Java)
(ob nicht mit dem Typus zusammenfallend?)

zebrinus Bens. var. *cybeus*

Bens. Barma.

p. 108 (20) *Salpingophorus*

aquila Sow. auch Bunguran, Sirhassan.

Hinzuzufügen:

borneensis Metc. Borneo, Labuan.

Die Fundorte Pinang, Perak, Sumatra gehören
wahrscheinlich zu *aquila* Sow.

cochranei G. Aust. Nordborneo.

dodrans Mab. Tongking.

perdix Brod. et Sow.

var. *teysmanni* Mrts. Java.

serratizona (Thorp.) Hanl.

et Theob. Barma.

talboti G. Aust. Nordborneo.

tuba Sow. Malacca, Sumatra.

p. 110 (22) *Eucyclophorus*.

Zu streichen:

charpentieri Mouss. (= woodianus Lea var.)

consociatus Sm. v. Glossostylus.

• 111 (23) *Cyclohelix*.

Hinzuzufügen:

crocatu8 Born Nikobaren.

var. turbo Chemn. (macu-

losa Jay, crocatu8 Mörch,

Nevill) "

Cricophorus. Hinzuzufügen:

fernandezi Hid.

var. picta Mlldff. . . . Mindoro, Philippinen.

var. phaeospira Mlldff. ? . . . , ? Luban.

sowerbyi Hid.

var. solida Mlldff. . . . Philippinen.

Aferulus.

Hinzuzufügen:

Synonym Natalia G. Aust. 1898, Hijabia G. Aust.

? alabastrum Craven . . . Port Elizabeth.

? isipingoënsis Stur. . . . Südafrika.

? minimus Melv. et Pons. . . . "

? natalensis Pfr. Natal.

• 112; (24) *Ostodes*.

Crosse (J. de Conch. 1894, p. 383) stellt die neucealedonischen Arten zu *Amphicyclotus*.

bocageanus Gass. nach Crosse l. c. 387 nur var. von *couderti* Fisch. et Bern.

ammonis Gass. nach Crosse l. c. 388 eine sehr zweifelhafte Art, wahrscheinlich auf ein junges Stück von *couderti* basirt.

Hinzuzufügen:

? obligatus Gld. (obli-

quatus Ad.) Gesellschaftsinseln.

- p. 113 (25) *Pterocyclus*. Hinzuzufügen:
bathyschisma Mlldff. . Annam.
„manus“ Bens. = nanus Bens.
insignis Theob.
var. planorbioides Nev. Kakhyen Berge.
troscheli Bens. nach Nevill = cumingi Pfr. var.
- „ 114 (26) *Spiraculum*. Fehlt:
nagaense G. Aust. . . Naga Berge.
- „ 115 (27) *Platyrrhapha*.
Die Artnamen sind mit weiblicher Endung
zu versehen, also anocampta, erronea u. s. w.
illota Gld. Liukiu.
mucronata Sow. var.
platychilus Mlldff. . . . Luzon.
- „ 116 (28) *Pseudocyclophorus*. Hinzuzufügen:
lombokensis Smith . . Lombok.
reticulatus Mrts. . . . Flores, Adenare,
Solor, Timor.
- „ 117 (29) *Procyclotus*. Neu:
porrectus Mlldff. . . . Annam.
- „ 117 (30) *Eucyclotus*. Einzuschalten:
caroli Kob. var. subau-
riculata Mlldff. . . . Leyte, Samar, Min-
danao.
var. samalensis
Mlldff. Samal bei Mindanao.
mindoricus Qu. et Mlldff. Mindoro.
- „ 118 (31) *Opisthoporus sumatranus* Mrts., nicht suma-
trens.
- „ 119 (32) *Cyathopoma*.
dickoyense Nev. (nicht dickroyense) ist nur
Katalogname, nie beschrieben, daher zu streichen.
Nach Sykes vielleicht = mariae Jous.
Bei atrosetosum Bedd. sind die Wiederholungs-

zeichnen statt unter „Südindien“ unter „Ceylon“ gerathen.

Hinzuzufügen:

- artatum Sykes Ceylon.
- colletti Sykes „
- conoideum Sykes „
- filocinctum Blfd. . . . Nilgiri-Berge.
- leptomita Sykes (Jerdonia
ceylanica Collett) . . . Ceylon.
- mariae Jous. (? dickoyense
Nev.) „
- prestoni Sykes „
- turbinatum Sykes „

p. 137 (33) *Neocyclotus*. Zu streichen:
minimus Gdl., siehe *Crocidopoma*.

„ 138 (34) *Plectocyclotus*. Einzuschalten:
corrugatus Sow. . . . Jamaica.
var. notatior Chitty . . . „
var. notatus Chitty . . . „
corrugatior Chitty „

Zu streichen:

- notatus Chitty.
- corrugatissimus var. notatus Chitty.

„ 140 *Amphicyclotus*. Anzufügen
vesconesi Jous. . . . Ecuador.
rosenbergi Dal. . . . Ecuador.

„ 143 (39) *Cataulus*.

Zu aureus Pfr. Synon. leucochilus Ad. et Rve.
blanfordi Dohrn, nicht blanfordianus; cumingi Pfr.
und duplicatus Pfr. nach Sykes Varietäten
von thwaitesi Pfr.

„ 143 (39) Vor *Pupinella* ist aus Versehen weggeblieben:
Genus *Hybocystis* Bens.

(Pollicaria Gld., Hainesia Pfr. 1856, non 1865).
crossei Dautz. et Hamonv. Tongking.

(rochebrunei Mab.)

elephas Morg. (jousseaumi

Morg.) Perak.

gravidâ Bens. Barma.

mouhoti Pfr. Laos.

myersi Haines Siam.

p. 144 (40) *Pupinella* fehlt:

smithi Braz. (angasi Ad.) . Louisiaden.

„ 145 (41) *Pupina* s. str. Einzuschalten:

brenchleyi Sm. Carolinen.

Tylotoechus billeti Fisch. Tongking.

„ 147 (43) Nach Hargravesia ist ausgefallen:

Genus *Hyalopsis* Pease.

tumida Pse. Salomonen.

„ 149 (45) *Callia* Gray 1840.

Wegen *Callia* Serv. 1835 (coleopt.) hat Newton 1891 den Namen *Callianella* vorgeschlagen.

„ 151 (47) *Chamalycaeus*.

Für *bustyi* G. Aust. setze *busbyi*.

1898

p. 130 (50) Hinter *Euarinia* streiche „s. str.“

„ 131 (51) Für *Arinia* minor var. *semisulcata*, setze var.
semisculpta.

Leucarinia. Einzuschalten:

costata Mlldff.

var. *latecostata* Mlldff. Bohol.

dévians Mlldff.

var. *attenuata* Mlldff. Leyte.

var. *robusta* „ Siquijor.

var. *canaliculata* „ Negros, Guimaras,
Panay.

minutissima Mlldff.

var. latestriata

Mlldff. Siquijor.

p. 133 (53) *Eupalaina*. Einzuschalten:

taviunensis Liard . . . Viti-Inseln.

Cylindropalaina.

pusilla Mrts. Fundort: Japan, nicht Palaos.

„ 135 (55) *Eudiplommata*. Einzuschalten:

aculus Mlldff.

var. minima Mlldff. Tablas.

„ 142 (62) Nach Paxillus ausgefallen:

Genus *Clostophis* Bens.

sankeyi Bens. Mulmein, Barma.

„ 142 „ *Craspedopoma*.

Syn. *Bolania* Gray.

„ 143 (63) *Pomatias*.

Newton hat 1891 für diesen alteingeführten Namen den neuen *Hartmannia* vorgeschlagen, weil *Pomatias* Stud. = *Cyclostoma* Lam. Dass aber der Studer'sche Name auch nach strengem Prioritätsgesetz stehen bleiben kann, wies v. Martens (Nachr. Bl. 1891, p. 143) nach.

„ 144 (64) *Eupomatias*.

septemspiralis Raz. fehlen Synonyme: maculatus Drap., studeri Hartm. ex parte.

Rhabdotacra.

Es fehlen:

esseranus Fag., isoicus Fag., isabanus Fag. filicium Fag., welche Wagner nicht berücksichtigt. Sie werden als Synonyme zu martorelli Serv. gehören.

„ 145 (65) *Stereopoma*.

maltzani West., perdix West. als Synonyme oder allenfalls als varr. zu sardous Maltz.

Zu *perseianus* Kob. treten als weitere Synonyme: *euconus* Anc., *eurystoma* Bgt., *rogeri* Let. et Bgt., zu *letourneuxi* Bgt.: ? *cyclonixius* Bgt., *euneus* Bgt. *monticola* Bgt.

p. 146 (66) *Auritus*.

nanus West. fehlt Syn. *classini* Stoss.

elongatus Paul. fehlt Syn. *scalarinus* Adami
nec Villa.

gracilis Pfr. Hierzu als Syn. oder Var. *bonificioianus* Let.

Zu *gualfinensis* Stef. als Syn. oder Var. *montanus* Issel.

„ 147 (67) Bei *tergestinus* West. fehlt

var. *tortiva* West. Karst.

Pleuropoma Wagn. 1897 ist wegen *Pleuropoma* Mölldff. 1893 (sect. *Helicinae*) neu zu benennen, wofür wir *Holeopoma* vorschlagen.

Nach *hellenicus* Bgt. ist *tesselatus* Bgt. ausgefallen, zu welchem die varr. *achaica* etc. gehören.

Neu:

diplestes Westerl. *Taygetus*.

Zu den unsicheren Arten: *pauluccianus* Caroti. Val Canala, Italien; *isseli* Stef. Alp. Apuan.

„ 148 (68) *Omphalotropis*. Einzuschalten:

carolinensis Sm. *Lugunior*, Karolinen
rotumana Smith *Rotume*.

Solenomphala. Neu:

dohertyi Aldr. *Sumatra*.

„ 154 (74) *Mascaria*. Hinzuzufügen:

Syn. *Hainesia* Pfr. 1865 ex parte, non Pfr. 1856, ? *Dacrystoma* Cr. et Fisch.

p. 155 (75) *Heteropoma*.

Für *H. aries* und *cornu* hat Crosse die Sektion *Balambania* errichtet, die wir für überflüssig halten.

Zu *pyramidatum* Mlldff.

var. *turrita* Mlldff. Bohol.

„ 155 (75) *Adelomorpha*.

Hierzu *Syn. Pseudocyclotus* Thiele.

canefriediana Smith. Neu Guinea.

globosa Smith. . . Neu Guinea.

„ 156 (76) *Diadema* Pse ist wegen *Diadema* Schüm.

1817 (Crust.), Gray 1825 (Echinod.), Boisd. 1832

(Lepidopt.) anders zu benennen. Dies scheint

durch Pease selbst bereits erfolgt zu sein, da

Pael als Synonym von *Diadema* *Garrettia*

Pse. anführt. Ob und wo dieser Name von

Pease veröffentlicht worden ist, haben wir

nicht feststellen können.

„ 157 (77) *Otopoma*.

Syn. Georgia Bgt.

„ 160 (80) *Tropidophora*.

Einzuschalten:

reticulata Ad. et Rve. . . . Madagascar.

undatolirata Bttg. . . . Nossibé.

Acroptychia albocincta Sm. Madagascar.

„ 177 (81) *Ligatella*.

ligatula Grat. Madagascar.

ochracea Melv. et Pons. . . . Cap.

„ 180 (84) *Ericia*.

mauretania Pallary . . . Ost-Marocco (an der
algerischen Grenze)

hyrcana var. *distans* West. Kaukasus.

„ 189 (93) *Chondropoma tappanianum* Ad. zu streichen

(= *Tudora tappaniana* Ad.).

Register.

Die Seitenzahlen beziehen sich auf die Separatabzüge. In dem Nach-
richtsblatt sind enthalten:

Seite	1—16	in	1897	Seite	73—88
"	17—32.	"	"	"	105—120
"	33—48	"	"	"	137—152
"	49—89	"	1898	"	129—160
"	81—96	"	"	"	177—192
"	97—108	"	1899	"	129—140

abbreviata Pse. Omph.	72	aglae Sow. Cycloph.-perdix Brod.	
abeillei Grat. Tropic.	78	et Sow.	21
abnatum Gdl. Chondr.	91	agrestis Gdl. Cistula	89
abtiana Pfr. Tudora	94	agriotes West. Pom.-gualfinensis	
acanthoderma Tapp. Can. Adel.	75	Stef. var.	66
acerbula Morel. Cistula	89	aguadillensis Pfr. Cistula	89
acervatum Arango Choanopoma	85	aguileriana Arango Tudora	94
achaicus Bltg. Pom.-tessel. R. v.	67	aignanensis Hedl. Pupinella-	
achatinum Crosse Leptopoma	6	brazierae Sw. var.	39
Acme	1	alabastrinus Pfr. Cyclophorus	20
Acmella	73	alabastrum Craven Aferulus	102
Acroptychia	81	alabatensis Kob. Cyclophorus	18
aculeosum Ad.-Choan. hillian. v.	85	alata O. Semp. Palaina	51
aculus Mlldff Dipl.	55	alatum Pfr. Choanopoma	85
acuminatum Sow. Lept.	8	albata Bedd. Diplomatina	59
acutilirata Pfr. Omph.	68	albersi Pfr. Pterocyclus	25
acutiliratus Drouet Amphicycl.	35	albescens Blfd. Cataulus	39
acutimarginatus Sow. Cycloph.	18	albescens Pfr. Omphal.	72
adamii Paul. Pom.	66	albescens Weinkl.-Tud. ambigua	
adamsi Kob. Pupina	41	Lam.	95
adamsi Pfr. Truncatella	3	albida Mlldff. Taheitia	5
adamsi Pfr. Tudora	94	albidus Jacq. Ostodes	24
adamsiana Crosse Hargr.	43	albocarinata Mouss. Omphal.	68
Adamsiella	88	alboineta Sm. Acroptychia	108
Adelomorpha	75	albolabris Mlldff. Omphal.	68
adesmospira Mlldff. Ditropis	14	album Bedd. Cyathopoma	31
adjuncta Mouss. Erica	83	albus Sow. Colobostylus	96
adjunctus Mouss. Ostodes	24	aldrichi G. Aust. Diplom.	55
adolfi Pfr. Choanopoma	87	alleryanus Paul. Pom.	65
adulterinum Pfr. Chondr.	91	alloglyptus West. Pom.-patulus	
adversus Ad. Paxillus	62	Drap. var.	66
aequatoria Morel. Tropic.	81	alluaudi Dautz. Tropic.	81
aequivoca Pfr. Tropic.	81	alternans Mouss. Tah.-arcasiana	
Aferulus	23	Crosse	5
affine Sow.-Tropic. ligata Muh.	82	alternans Pfr. Tropic.	78
affinis Ad. Geomel.	2	altivagus Bens. Cycloph.	18
affinis Ben. Pom.-eupleur. West.	66	altum Mlldff. Leptop.	8
affinis Pse. Omph.	72	altum Sow. Coptochilus	38
affinis Theob. Cycloph.	22	alutaceum Mke. Megal.	36
affinis Theob. Dipl.	55	Alycaeus	45
agassizi Charp. Cistula	89	amabile Pfr. Choan.-scabriculum	
aghardi Pini Pom.-septem. R. v.	64	Sow.	86

amaliae Kob. Leptopoma	8	Anostomella	55
amandum Ad.-Choan. hillian. v.	85	anthopoma Mildff. Platyrhaphe	27
ambigua G. Aust. Diplom.	55	anthostonia Mildff. Alycaeus	48
ambigua Lam. Tudora	94	antiguensis Shuttl. Cistula	89
ambigua O. Semp. Porocallia	44	antillarum Sow. Megal.	36
ambiguum Desh.-Choan. inter-		antiquata Sow. Pupinella-humil.	
ruptum Lam.	85	Jacq.	40
amboinensis Mrts. Callia	45	antoni Kob. Leptopoma	8
amboinensis Pfr. Cyclotus	28	apertum Poey Megal.	36
amethystinus Guppy Amphic.	35	apiae Recl.-Ost. plicatus Gld.	24
aminensis Sow. Colobostylus	96	apicale Tapp. Can. Leptopoma	8
ammonis Gass. Ostodes	24	apicatum Bens. Leptopoma	6
ammonitella Mildff. Quadrasiella	76	apicina Grell. Diplomalina	59
amoenus Mildff. Pseudopomatias	37	apistus West. Pom.-striolatus	
amoenus Pfr. Cyclophorus	17	Porro var.	65
Amphicyclotus	35	aplustris Sow. Tropic.	81
amphora Bens. Dioryx	45	apostata West. Pom.-sardous	
amurensis Mouss. Palaina	53	Maltz. var.	65
anamalliana Bedd. Nicida	50	appendiculata Mildff. Helicom.	49
anamullyanum Bedd. Cyath.	32	appendiculatus Pfr. Cycloph.	18
Anaulus Pfr. Rhaphaulus	28	appenninum Monter-Ericia ele-	
anceps Mrts. Tropic.	81	gans var.	84
anceyi Mab. Alyc.	45	applanatum Mildff. Ptychop.	15
anctostoma Q.-et M. Taheitia	5	approximans Dohrn Leptop.	6
andamaniae Bens. Alyc.	47	approximans Heude Cylotus-	
andersoni Blfd. Omph.	68	fortunei Pfr.	29
andersoni Blfd. Spirac.	26	aquila Sow. Cycloph.	20
andrewsae Anc. Choindr.	91	aracanensis Blfd. Pteroc.-parvus	
angasi H. Ad. Pupinella-smithi		var.	26
Braz.	105	arangianum Gdl. Choan.	85
angasi Braz. Pupinella	39	arata Bens. Cyclotops.-subdis-	
angolensis Dohrn Cycloph.	23	coidea Sow.	77
anguis Sow.-Theob. stenostom.v.	100	arborëum Gr. et Fisch. Dacr.-	
angulata Bttg. Palaina	51	Mascaria	74
angulata Theob. et Stol. Diplom.	55	arcasiana Gr. Tah.	5
angulatus Mrts. Cyclotus	29	architectonicum Gdl. Diplop.	88
anguliferus Soul. Pterocyclus	25	arctecostata Mouss. Tah.	5
angustatum Pfr. Choindr.	91	arctistria Pfr. Cistula	89
animula G. Aust. Diplom.	59	argutum Pfr. Ctenop.	87
annamiticus Crosse Cycloph.	17	aries Mildff. Heteropoma	74
annatonensis Pfr. Omphal.	68	Arinia	50
annulatum Lowe Crasped.	63	aripensis Guppy Cistula	89
annulatus Trosch. Theob.	16	armata Ad. Tudora	95
anocampta Mildff. Platyrhaphe	27	armillatus Bens. Alycaeus.	48
anoglypta Morel. Tropic.	81	arquesi Arango-Colob. roemeri	96
anoglyptum Morel. 1890 = Tropic.		arriacus West. Pom.-nouleti var.	
moreleti Kob.	82	arriensis	65
anomala Ad. Jamaica	84	arriensis St. Sim. Pom.-nouleti v.	65
anomalous Rve. Opisth. = ptero-		artata Bens. Pupina	41
cycloides Pfr.	31	artatum Sykes Cyath.	104
anostoma Bens. Coptochilus	38	artensis Montr. Ostodes	24

arthriticus Theob. Cyclophorus	20	townsendi Cr.	12
arthurii Grat. Tropicophora	80	beardsleana Ad. Blandiella	3
articulata Gray Tropicophora	78	beauianus Pet. Amphicyc.	35
articulatum Sow.	89	bebini Arango Choanopoma	85
arula Bens. Pupina	41	beccarii Issel Paxillus	62
ascendens Mrts. Anostomella	55	beddomeanum Nev. Cyathopoma	31
ascendens Mouss. Dipl.	59	beddomei Blfd. Ditropis	14
austrianus Bens. Cat.	39	beddomei Blfd. Spiraculum	26
australiae Bens. Palaina	51	beddomei Braz. Palaina	53
avae Blfd. Alycaeus	48	belairi Pet. Tropicophora	78
avanum Blfd. Spiraculum	26	Bellardiella	40
avena Ad. Tudora	95	bellulum Mrts. Lagochilus	10
avenacea Garr. Truncatella	3	bellum Mrts. Lagochilus	10
bacca Pfr. Dioryx	45	beloiri Let. Pom.-perseianus Kob.	65
bahamense Shuttl. Ctenopoma	87	bembex Bens. Alycaeus	45
bairdi Pfr. Theobaldius	16	beneckei Andr. Acme	2
bairdiana Ad. Truncatella	3	benguetensis Hid. Cycloph.	18
bairdianus Sow. Neocyclotus	34	benoiti Bgt. Acme	2
balabacensis Sm. Lagochilus	10	bensoni H. Ad. Blanfordia	6
balabacensis Sw. Diplom.	55	bensoni H. Ad. Palaina	51
Balambania Cr.-Heteropoma	108	bensoini Pfr. Cyclophorus	18
balansai Morl. Diplom.	55	bentianum Melv. Otopoma	77
balerica Q. et Mlldff. Diplom.	59	bentii Sm. Lithidion	77
balfouri G. Aust. Otopoma	77	berendti Pfr. Neocyclotus	33
balfouri G. Aust. Tropicid.	78	berilloni Fag. Pomatias	64
balteata Sow. Tropicid.	78	bernardii Pfr. Rhiostoma	27
balteatus Bens. Cycloph.	21	bernsteini Mrts. Cyclotus	29
banatica Rm. Acme.	1	berthae Dautz. et Ham. Pteroc.	25
banaticus Fag. Pom.-?euboicus v.	66	bertini Maltz. Choanopoma	85
banguyense Sm. Lagoch.	10	beswicki Chitty Neocyclotus	34
bankanus Mts. Cycloph.	21	betsiloënsis Sim. Tropicophora	78
banksianus Sow. Colobostylus	96	bewsheri Morel. Tropicophora	81
barandae Hid. Cyclophorus	18	biangulatum Pse. Diadema	76
barbadensis Pfr. Truncatella	3	biangulatus Mrts. Cyclotus	29
barbata Gld. Jap.-Lagochilus	13	bicanaliculata Sow. Pupina	41
barbatum Pfr. (Leptop.)-Lagoch.		bicarinata Baird Omph.	71
pfeifferi	12	bicarinata Mrts. Adelomorpha	75
barcheti Schm. et Bttg. Coelop.	25	bicarinata Mrts. Omph.-ceram.	69
barclayana Pfr. Tropicid.	78	bicarinata Sow. Tropicophora	78
baritense Sm. Lagochilus	10	biciliatus Mouss. Opisthop.	30
baritense Sm. Opisthostoma	54	bicolor Gld. Megal.-auriculatum	
baritensis Sm. Diplommatina	55	Orb.	36
barklyana Chitty Tudora	95	bicolor Mlldff. Diplom.	39
barthelemyanus St. Sim. Pom.	68	bicolor Pfr. Leptopoma	6
bartletti Pfr. Neocyclotus	33	bicoronata Mrts. Diplom.	55
basisulcata Mrts. Scabrina	100	bicrenatus G. Aust. Alycaeus	48
batanicus Q. et Mlldff. Cycloph.	18	bidentata Bedd. Pupina	41
batchianensis Pfr. Cyclotus	29	bifasciata Mouss. Buckleyia	36
bathyrhaphé Mrts. Crossopoma	16	bifasciatum Sow. Megal.	37
bathyschisma Mlldff. Pterocycl.	103	bifilaris Mouss. Omph.	71
baylei Morg. (Cycloph.)-Lag.		bifimbriatum Mlldff. Lagoch.	10

biforme Pfr. Chondrop.	91	boivini Pet. Tropic.	78
bifrons Heude (Cycloph.)-Ptych.		Bolania Gray-Craspedop.	106
chinense	15	bombycinus Pfr. Rhaph.	38
bifrons Pfr. Pterocyclus	25	bonficoianus Let. Pom.-gracilis	66
bifrons Theob. Alycaeus	48	bongaoensis Sm. Plat.	27
bilabiata Pfr. Cistula	89	boraborensis Dohrn Omph.	72
bilabiata Pfr. Truncatella	3	borbonica H. Ad. Omph.	69
bilabiatum Orb. Ctenopoma	87	borealis Heude Opistop.-deflexus	30
bilabiatus Bens. Pteroc.	25	borealis Heude Paxillus	62
bilabratum Rve.-Chondr. violac.	94	borealis Mlldff. Opis h.	30
bilabre Mke.-Cist. rufilabris	90	borneense Sm. Lagochilus	10
bilinguis Pfr. Pupina	41	borneensis G. Aust. (Jerd.)-Ditr.	18
bilirata Bedd. Ditropis	14	borneensis Metc. Cycloph.	14
bilirata Mouss. Omph.	69	borneensis Pfr. Pupinella	39
billeti Fisch. Pupina	105	borneensis Sm. Arinia	51
borneyanum Ad.-Adams. pulchr.	89	borni Pfr.-Licina lineata Born	85
bipalatalis Bttg. Pupina	41	bosnicus Serv. Pom.-gracilis v.	66
bipartita Morel. Tropic.	78	boucardi Angas Neocyclotus	33
bipartitum Kob. Leptopoma	8	boucardi Sallé Amphicyclotus	35
birostris Pfr. Opisthoporus	30	Bourciera	76
birugosus G. Aust. Alycaeus	48	bourcierii Pfr. Amphicyclotus	35
bisinuatus Mrts. Neocyclotus	33	bourguignati Doum. Adan. Cycl.	29
bisligensis Mlldff. Diplom.	59	bourguignati Iss. Leptopoma	8
Blaesospira	87	bourguignati Mab.-Er. elegans v.	83
blaini Gdl. Ctenopoma	87	bourguignati Nev. Acme	2
blancianus West. Pom.-turricul.	65	bourguignati St. Sim. Pom.-	
blanda Sm. Arinia	51	patulus var.	66
blandi Bens. Pterocyclus	25	boxalli G. Aust. Cyclotus	30
blandianum Ad.-Choan. lima v.	86	brahma G. Aust. Alycaeus	47
Blandiella	3	braueri Wagn. Pomatias	63
blandii Weini. Choan.	85	Brazieria Braz.-Pupinella	39
blandum Pfr. Chondr.	91	brazieri Cox Adelomorpha	75
blanfordi H. Ad. Cyath.	31	brazieri Cox Palaina	51
blanfordi Bedd. Cyath.-beddom.	31	brazieri Cox Tabeitia	5
blanfordi Bens. Streptaulus	38	brazieri Crosse Pupina	41
blanfordi Dohrn Cat.	39	brazieri Hédl. Acmella	74
blanfordi G. Aust. Alycaeus	45	brenchleyi Sm. Pupina	105
blanfordi Theob. Pupina	41	breve Martyn Myxostoma	16
Blanfordia	6	brevimargo Mouss. Tropic.	78
blanfordiana Bens. Diplom.	55	breviplica Mlldff. Diplom.	60
blanfordianus Dohrn Cat. err.-		brevis G. Aust. Omph.	69
blanfordi	39	bronni Ad. Colobosylus	96
blauneri Shuttl. Chondr.	91	broti Aldr. Alyc.-eyeretti G. Aust.	49
bocageanus Gass. Ostodes	24	brounae Sykes Scabrina	100
bodjoense Sm. Leptop.	8	brownianum Weini. Chondr.	91
boettgeri Mlldff. Diplom.	59	brunnea Guild. Megal.-antillar.	36
boettgeri Mlldff. (Lag.)-Leptop.	6	brunonis Sm. Diplom.	60
boettgeri West. Pom.-turriculat.	65	bryanti Pfr. Ctenopoma	87
bogotensis Pfr. Neocyc.	33	Buckleya	36
bolholense Kob. Lept.	8	bufo Pfr. Ctenopoma	87
bolholensis Q. et Mlldff. Diplom.	60	bulimoides H. et J. Omph.	69

bunguraneuse Sm. Lag.	10	cantori Pfr. Palaina	52
burtii G. Aust. Diplom.	55	capillacea Gld. Truncatella	3
busanense Sm. Opistost.	54	capillacea Pfr. Cistula	89
busanensis G. Aust. Alycaeus	18	capillacea Pfr. Palaina	52
busbyi G. Aust. Alycaeus	47	carbavica Bttg. Palaina	53
bustoi Hid. Cycloph.	18	caribaeensis Sow. Trunc.	4
bustyi G. Aust. Alyc. err.-busbyi	47	caricae Pfr. Chondr.	91
butleri G. Aust. Diplom.	55	carinata Born Tropicid.	78
bythiniaeformis Mouss. Omph.- layardiana	70	carinatum Sow.-Trop. michaudi	80
cadiscus Bens. Theob.	16	carinella Pfr. Realia	68
caffra Beck Tropicid.	81	carinifera Sow. Tropicid.	79
cafficii Ben. Pom.-turriculatus v.	65	carinigera Mlldff. Dioryx	45
cagayanica Mlldff. Diplom.	56	carinulata Mrts. Adel.	75
cagayanicum Q. et Mlldff. Lagoch.	10	carneola Stol. Diplom.	60
calamianica Q. et Mlldff. Pupina	41	carneum Mke.-Tud. aurantia	95
calathiscus Q. et Mlldff. Arinia	50	caroli Dohrn Leptopoma	8
calcadensis Bedd. Cataulus	39	caroli Kob. Cyclotus	29
calcarata Mlldff. Diplom.	60	caroli O. Semp. Alycaeus	47
calcareia Sow. Tropicid.	78	carolinarum Mlldff. Diadema	76
caldwelliana Nev. Omph.	69	carolinensis Sm. Omph.	139
caldwelliana Nev. Tropicid.	78	carthusianum Dup.-Pom. apricus	64
caledonica Cr. Aemella	74	caspicum Mouss.-E. hyrcana	84
californica Pfr. Trunc.	3	cassiniacus St. Sim. Pom.-elon- gatus var.	66
Callia Gray-Callianella Newt.	45	casta Pfr. Tropicid.	81
Callianella	137	castanea Pfr. Tropicid.	81
callichloros Tapp. Can. Leptop.	7	casuelense Cr. Crocid.	35
callistoma Let. Pom.-auritus	68	catanduanica Q. et Mlldff. Pal.	53
calvum Hutt. Lagochilus	13	catathymia Sykes Nicida	50
calyx Bens. Scabrina	16	Cataulus	39
cambieri Bgt.-Trop. letourneuxi	79	catenata Gld. Cistula	89
cambodjensis Morl. Cycloph.	17	catenata Mlldff. Omph.	69
cambodjensis Morl. Rhiost.	27	cavernae G. Aust. Opisthoporus	30
campanulata Pfr. Tropicid.	78	cayennensis Shuttl. Amph.	35
campanulatus Mrts. Cyclotus	29	cebuana Mlldff. Ditropis	14
campbelli Ad. Ctenopoma	87	cebuensis Mlldff. Diplom.	56
canaliculata Mlldff. Diplom.	60	Cecina	6
canaliculatum Gdl. Chondr.	91	celebensis Mrts. Alycaeus	47
canaliculatus Mlldff. Alycaeus	47	celebensis Sm. (Cyclot.)-Pteroc.	25
canaliculatus Mlldff. Cyclotus	28	celebesianum Mlldff. Leptop.	8
canalifera Q. et Mlldff. Porocallia	44	ceramensis Pfr. Omph.	69
canaliferus Sow. Cyclophorus	18	ceramica Mrts. Pupinella	40
canarica Bedd. Diplom.	60	ceratodes Mlldff. Cycloph.	18
canariensis Orb. Ericia	83	cerea Gass. Trunc.	4
cancellatum Mke.-Tud. megach.	95	cetra Bens. Pterocyclus	25
candeanum Orb. Chondropoma	91	ceylanica Bedd. Nicida	50
candeanum Sow.-Cist. illustris	90	ceylanica Coll. (Jerd.)-Cyathop. leptomita	136
candidum Sow.-Tropicid. auricul.	81	ceylanica Pfr. Trunc.	4
canefriana Sm. Adel.	140	ceylanicum Bedd. Cyath.	32
canescens Pfr. Chondrop.	91	ceylanicus Pfr. Cycloph.	17
canestrinii Ad. Pom.-insubricus	64	chalarostoma Mlldff. Palaina	52
cantori Bens. Cycloph.	22		

Chalicopoma	73	cisnerosi Arango Chondr.	91
Chamalycaeus	47	Cistula	89
chaperi Morg. Alyc.-gibbosulus	46	citrina Sow. Tropicid.	81
Charax	48	clathrata Ad. et Rve. Taheitia	5
charbonieri Recl.-Opisthoporus		clathrata Q. et Mlldff. Quadras.	76
biciliatus	30	clathratulum Gld.-Cten. rugulos.	88
charmion Hutt. (Cyclotus)-Gona-		clathratulum Heude Lagoch.	13
tórhaphe macgillivrayi Pfr.	75	clathratulum Recl. Otopoma	77
charpentieri Mouss. Cycloph.-		clathrus Lowe Truncatella	4
woodianus var.	22	claudicans Poey Chondr.	91
charpentieri Shuttl. - Chondr.		clausum Sow. Otopoma	77
moestum	93	clavulus Morel. Omph.	69
chemnitzii Wood Tudora	95	clessini Stoss. Pom.-nanus	66
chenelli G. Aust. Alycaeus	48	Clostophis	138
chenelli G. Aust. Diplommata	56	clouthianus Mlldff. Cycloph.	22
chevalieri Ad. Colobostylus	96	cochinchinensis Pfr. Opisthop.	30
cheynei Dohrn et Semp. Omph.	69	cochranei G. Aust. Cycloph.	18
chiapasense Cr. et Fisch.-Cist.		coeloconus Bens. Micraulax	14
trochlearis	91	Coelopoma	25
chiltoni Sut. Lagochilus	13	collarifera Schm. et Bttg. Diplom.	69
chinense Mlldff. Ptychopoma	15	colletti Sykes Cataulus	39
chinensis Mlldff. (Pteroc.)-Ptycho.	15	colletti Sykes Cyath.	136
chinensis Pfr. Cyclotus	29	Colobostylus	96
Chittya	3	columellaris Q. et Mlldff. Acmeila	74
chittyi Ad. Choanopoma	85	columna Wood Tudora	95
chlorostoma Sow. Adamsiella	88	comitis Bedd. Pterocycelus	25
chlorotica Pfr. Tropicid.	81	commutata G. Aust. Diplom.	56
Choanopoma	85	commutatus Behn Cycloph.-	
Chondropoma	91	denselineatus	23
chordata Pfr. Adamsiella	88	comorensis Pfr. Tropicid.	81
chordata Pfr. Palaina	52	compacta G. Aust. Diplom.	58
chromium Morel. Tropicid.	79	compacta Mlldff. Pupina	42
chrysacme Mlldff. Arinia	50	complanata Pse. Pupina	41
chrysalis Mlldff. Palaina	53	complanatum G. Aust. Otop.	77
chrysalis Pfr. (Megal.)-Rhaph.	38	complanatum Pfr. Megal.	37
chrystostoma Sm. Palaina	52	compressum Mlldff. Lagoch.	10
cicatricosus Gredl. Cycloph.	22	compressum Wood - Choan.	
ciliatum Mouss. Diadema	76	lincinellum	86
ciliatum Mouss. Lagoch.	10	concaavospira Mlldff. Diplom.	60
ciliocinctum Mrts; Lagoch.	10	concaavospirum Mlldff. Heterop.	74
cincinnus Sow. Tropicid.	81	concentricum Ad.-Ad. grayana	88
cinclidodes Pfr. Cistula	89	concinna H. Ad. Diplom.	56
cinctellum Pfr. Leptopoma	7	concinna G. Aust. Diplom.-	
cinctum Sow.-Tropicid. rugosa	80	godwini	56
cinerascens Rm. Pomatias	63	concinna Pse. Trunc.	4
cinereus Drouët Amphic.	35	concinnum Sow. Leptopoma	7
cingalensis Bens. Pteroc.	25	concinnum Let. Pom.-scalarinus	64
cingulatus Sow. Neocyc.	33	concolor Mlldff. Lag.	13
cinnamomea Pfr. Adamsiella	88	concolor Q. et. Mlldff. Diplom.	60
circumlineata Mouss. Omph.	71	condorianum Cr. et Fisch, Lept.	8
cirrhatum Wright Chondr.	91	conella Mlldff. Helicom.	50

confertum Poey-Chondr. canesc.	91	cornea Heude (Fargesia)-Pseu-	
confluens Pfr. Lagochilus	10	dopom amoenus	37
confusa Heude Diplom.	60	corniculum Mlldff. Ditropis	14
confusa Pfr. Cistula	89	corniculum Mouss. Opistop.	30
confusa Sm. Coxiella	97	cornu Mlldff. Heteropoma	74
congener Sm. Alycaeus	45	cornu venatorium Pet. Cyclotus	
congener Sm. Diplom.	60	- variegatus	30
congener Sm. Tropic.	79	cornu venatorium Pfr. Aulop.	
conica G. Aust. Tropic.	81	- itieri Guer.	25
conica Mlldff. Diplom.	60	cornu venatorium Sow. Cycloph.	17
conica Q. et Mlldff. Acemella	74	coronadoi Arango Cten.	87
conicum Metc. Lagoch.	10	coronata Mlldff. Omph.	69
conicum Sm. Lagoch-smithi	12	coronatum Poey Cten.	87
conicus G. Aust. Alycaeus	45	coronensis Mlldff. Cycloph.	18
conjungens Mlldff. Acemella	74	corpulentus Sm. Neocycl.	33
connivens H. Ad. Neocyclotus	33	corrugator Chitty Neocycl.	136
conoidea Mouss. Omph.	71	corrugatissimus Chitty Neocycl.	34
conoidea Pfr. Cyclotopsis	76	corrugatus Sow. Neocycl.	136
conoideum Sykes Cyath.	103	costata Hedl. et Mus. Pupinella	40
consanguinea Sow. Tropic.	79	costata Mke. Tudora	95
consecta Mrts. Cistula	90	costata Mlldff. Arinia	51
consimile Melv. et Psby. Otop.	77	costata Pse. Omph.	72
consocia Fér.-Tropic. vexillum v.	83	costata Pfr. Trunc.-scalaris	4
consociatus Sm. Cycloph.	22	costatum Hutt. (Car.)-Diplom.	
conspicua Bronn Trunc.-vitiana	5	folliculus Pfr.	56
conspicua Mlldff. Palaina	52	costatum Shuttl. Crasp.	63
constricta Mrts. Diancta	55	costellata H. Ad. Omph.	69
constrictus Bens. Alycaeus	45	costellifera Pse. Trunc.	4
consularis Grdl. Diplommatina	60	costulata Hutt. Diplom.	56
contracta Mlldff. Diplom.	60	costulata Mouss. Omph.	69
contracta Q. et Mlldff. Arinia	51	costulata Risso Trunc. - trun-	
conulina Mlldff. Ditropis	14	cata Mtg.	5
conulus Pfr. Leptopomatoides	14	costulata Zgl. Ericia	83
convexa Blfd. Ditropis	14	costulatus Blfd. Cataulus	39
convexiusculum Pfr. (Cycloph.)		costulosa Ad. Geomelania	2
-Mychopoma	32	coturnix Cr. Acemella	74
convexum Mlldff. Lag.	10	couderti Fisch. et Bern. Ostodes	24
convoluta G. Aust. Diplom.	56	courbeti Ancy Cyclophorus	22
cookei Sm. Opisthostoma	54	cousini Jouss. Amphicycl.	35
coonoorense Blfd. Cyath.	31	coxi H. Ad. Palaina	52
cooperi Tryon Amphicyclotus -		Coxiella	97
lutescens var.	35	Craspedopoma	63
coopertum Heude (Myx.)-Cycl.		Craspedotropis	14
annamiticus	16	crassilabella G. Aust. Cycloph.	19
copanense Sow.-Tomoc. simula-		crassilabris Bedd. Diplom.	59
crum var.	37	crassilabris Mlldff. Omph.	13
Coptochilus	38	crassilabrum Dup. Pom.-obscur.	65
coptoloma Mlldff. Plat.	27	crassus Ad. Neocyclotus	34
coquandiana Pet. Tropic.	81	cratera Bens. Theobaldius	16
coreyrensis West. Pom.	67	crenatus G. Aust. Alycaeus	48
cordovanum Pfr. Chondr.	91	crenilabre Strub. Leptopoma	7

crenilabris Mlldff. Alycaeus	45	Cyathopoma	31
crenimargo Pfr. Chondr.	91	cybeus Bens. Cycl.-zebrinus var.	133
crenulatum Fér. Chondr.	91	cycloatus Chitty Neocyclotus	34
crenulatum Pfr.-Chondr. dentat.	92	Cyclohelix	23
crenulatus Ad. Colobostylus	96	Cyclomorpha	74
creplini Dkr. Tropic.	79	cyclonixius Bgt. Pom.-letourneuxi	65
crespignyi H. Ad. Opisthostoma	54	cyclophoroides Mlldff. Cyclotus	28
creteńsis Maltz. Pom.	68	cyclophoroides New. Pteroc.	25
Cricophorus	23	Cyclophorus	17
crispata Stol. Diplom.	56	Cyclostoma Lam. = Ercia +	
crispatus G. Aust. Alyc.	48	Otopoma + Tropicodoph. etc.	
cristata Cr. Taheitia	5	cyclostoma Mlldff. Diplom.	60
cristata Q. et Mlldff. Palaina	52	Cyclostomus Montf., Pfr. = Ercia	
cristatum Sm. Opisthost.	54	+ Tropicodoph + Colobos-	
cristatus Mlldff. Alycaeus	48	tylus etc.	
croaticus Pfr. Pom.-gracilis var.	66	Cyclosurus	63
croceatus Born Cycloph.	134	cyclotoma Gredl. Ptychop.	15
crocea Sow. Mascaria	74	Cyclotopsis	76
croceum Gmel. Megalom.-cylindraceum	37	Cyclotus	28
Crocidopoma	36	cylindraceum Chemn. Megal.	37
croseana Gass. Acmella	74	Cylindropalaina	53
croseana G. Aust. et Nev. Dipl.	56	cylindrus Q. et Mlldff. Arinia	50
croseana Morl. Pupina	42	cyphogyrus Q. et Mlldff. Alyc.	47
croseanus Hid. Amphicycl.	35	cyrniacus Mab. Pomatias	68
croseanus Paul. Pom.-gualfensis var.	66	cyrtochilus Q. et Mlldff. Diplom.	60
croseanus St. Sim. Pom.-fagoti	65	Cyrtotoma	36
crosei Braz. Pupina	42	cytopoma Bens. Theob.	16
crosei Braz. Pupinella	40	cytora Gray Lagochilus	13
crosei Dautz. et Ham. Hyboc.	104	Cytora	13
crosei Morl. Lagoch.	13	daflaęnsis G. Aust. Diplom.	56
Crossopoma	16	dalmaticus Pfr. Pomatias	66
cruentus Mrts. Cyclophorus	19	damsangensis G. Aust. Alyc.	48
cryptomena Fol. Acme	1	danieli Morl. Cyclotus	29
cryptomphalus Bens. Cycloph.	19	daraganicus Hid. Cycloph.	19
crystalloides Q. et Mlldff. Diplom.	60	Dasytherion Mab.-Scabrina	16
Ctenopoma	87	daucina Pfr. Gonatorhapse	75
cucullatus Gld. Cycloph.	21	daudinoti Gdl. Choanopoma	85
cucullus G. Aust. Pteroc.	25	debeauxi Cr. Cyclophorus	21
cumanense Pfr. Chondr.	91	debilis Mouss. Trunc.	4
cumingi Pfr. Cataulus	39	deburghaeus Chitty Neocycl.	34
cumingi Pfr. Pteroc.	25	deburghiae Rve. Tropic.	79
cumingiana Pfr. Pupina	41	deccanense Blfd. Cyath.	32
cumingii Ad. Trunc.-scalaris	4	deccanense Blfd. Opithost.	54
cumingii Sow. Amphicycl.	35	deceptor Arango Chondr.	91
cumulata Pfr. Cistula	90	decipiens Mlldff. Diplom.	60
cuspidata Bens. Craspedotropis	14	decipiens Pfr. Leptop.	7
cuspidata Mlldff. Arinia	50	decollata Mlldff. Ditropis	14
cuticulare Mlldff. Leptopoma	10	decolor Bttg. Acmella	73
cuvieriana Pet. Tropic.	79	decoloratum Gdl. Choanop.	85
		decorus Bens. Cataulus	39
		decorosa G. Aust. Diplom.	56

decurrens Poey Chondr.	91	digitatus Blfd. Alycaeus	48
decussatulum Ad.-Ad. mirabilis	89	dilatatum Gdl. Chondr.	92
decussatum Humphr.-Lic. evol.	84	dilatatus Heude Cycloph.	22
decussatum Lam. Choan.	85	dimidiatus Kob. Cyclotus	28
decussatum Sow.-Lic. reeveana	85	diminuta Mlldff. Diplom.	60
deficiens Gdl. Cten.	87	diminuta Mlldff. Ditropis	14
deflexus Mlldff. Opisthoporus	30	diminutus Heude Alycaeus	47
deformis Q. et Mlldff. Palaina	52	dimorpha O. Semp. Palaina	52
delatreana Pfr.-Cist. confusa	89	dionysi Paul Pom.	67
delatreanum Orb. Chondr.	91	Dioryx	45
delatreanum Poey-Cist. illustris	90	diplestes West. Pom.	139
delavayanus Heude Cycloph.	22	diplochilus Bens. Diplom.	56
delavayanum Heude (Myx.) - Ptychopoma	15	diplochilus Mlldff. Alycaeus	47
delicata G. Aust. Diplom.	60	diplochilus Mlldff. Cycloph.	21
deliciosa Fér. Tropicid.	79	diploloma Q. et Mlldff. Diplom.	60
delmaresi Ancey Tropicid.	81	Diplommatina	55
delphinulus Mouss. Amphicycl.	35	Diplopoma	88
delpretei Paul. Acme	1	Diplopterum	26
denegatum Poey Ctenopoma	87	Diploptychia	62
denselineatus Pfr. Cyclophorus	23	discoideus Sow. Cyclotus	28
denselirata Q. et Mlldff. Omph.	73	discolorans Wright Chondr.	92
dentatum Say Chondr.	92	disjunctum Morel.-Tud. morelet.	95
dentilobatus Weiml. Colobostylus	96	dislocata Baird Tudora	95
dentistigmatus Chitty Neocycl.	34	dissectus Sow. Colobostylus	96
depauperatum Sm. Opisth.	54	dissimilis Mlldff. Moulinsia	44
depictum Tapp. Can. Lag.	10	dissolutum Poey Chondr.	92
depressa G. Aust. Diplom.	56	dissotropis Morel. Tropicid.	79
depressa Mlldff. Helicom.	50	distermina Bens. Omph.	69
depressum Sow. Lithidion	77	distincta G. Aust. Diplom.	58
deplanatus Pfr. Theobaldius	17	distinctum Pfr. Crocid.-casuel.	36
deseiscens Pfr. Lithidion	77	distinctus Sow. Neocyclotus	28
deshayesiana Pet. Tropicid.	79	distinguendum Dohrn Leptop.- achatinum	6
desmazurei Cr. Tropicid.	81	distomellus Sow. Cyclotus	28
desmoulinsii Sow. Tropicid. - moulinsii Grat.	82	distorta Haines Dioryx	45
destructa Heude Pupina	42	distorta Mouss. (Diplom.) - Pal. martensi	52
devians Mlldff. Arinia	51	distortum Bedd. Opisthost.	54
dhofarense Melv. et Pons. Otop.	77	Ditropis	14
Diadema	76	Ditropopsis Sm.-Ditropis	
diagonius G. Aust. Alyc.	48	dodrans Mab. Cycloph.	17
Diancta	55	dohrni Ad. et Ang. Lept.	7
diaphana Gass. Acmella	74	dohrni Bttg. Alycaeus	45
diaphana Gass. Trunc.	4	dohertyi Aldr. Acmella	73
diaphanum Pfr. Chondr.	92	dohertyi G. Aust. Alycaeus	49
dichroa Mlldff. Arinia	50	dohertyi G. Aust. Diplom.	58
dickoyense Nev. Cyath.	31	dohertyi Sm. Palaina	52
dido G. Aust. Lagoch.	10	dohertyi Sm. Pupina	42
difficilis O. Semp. Pupina	41	dolichodeirus Heude Alycaeus	47
difficillimus Schm. et Bttg. Cycl.	29	doliolum Mouss. Palaina	52
digitale Gdl. Megal.	37	dolomiticus Heude Alycaeus	47

dominicense Pfr. Ctenop.	87	elongata Pse. Omph.	72
domuncula G. Aust. Diplom.	56	elongata Poey-Blandiella	3
doriae Issel Coptoch.	38	elongata Poey Trunc.-Blandiella	4
dorri G. Aust. Pupina	42	elongatula Q. et Mlldff. Omph.	69
dorri Dautz. Lagoch.	10	elongatus Paul. Pom.	66
dorri Dautz. Pupina	42	emilianum Weinkl. Chond.	92
doumeti Let. Pom.-perseianus	65	encaustica Rve. Tropicid.	81
dubia Morel. Cyclotopsis	77	enganoëense Henders. Crossop.	99
dubiosum Ad. Crocidop.	36	enhalius Mab. Pom.	68
dubiosus Ad. Cyclot.-Crocid.	36	enode Gdl. Ctenopoma	88
dubiū Gmel.-Licina lincina	85	Entochilus	10
dubium Kob. Leptopoma	7	ephippium Gredl. Pupina	42
ducalis Bttg. Omph.	71	erectum Gdl. Chondr.	92
duffianus Ad. Neocyclotus	34	Ericia	83
duisabonis Grat.-Tropicid. mada-		ernesti Pfr. Chondr.	92
gascariensis	80	erosa Q. et Gaim. Omph.	69
dunkeri Arango Chondr.	92	erronea Heude Platyrh.	27
dunkeri Pfr. Neocycl.	33	erronea Nev. Tropicid.	79
duplicatum Pfr. Lept.	8	esmeraldensis Mill. Amphic.	35
duplicatus Pfr. Cataulus	39	esseranus Fagot Pom.-martorelli	64
duponti Robill. Tropicid.	79	Euarinia	50
dupontiana Nev. Omph.	69	euboicus West. Pomatias	66
dupuyi Pal. Acme	1	euchilus Pfr. Tropicid.	79
dysoni Pfr. Neocyclotus	33	euconum Mlldff. Lept.-euconus	7
eburneum Gdl. Choan.	85	euconus Ancey Pom.-perseianus	65
echinatum Gdl. Ctenop.	87	euconus Mlldff. Lagoch.	11
echinulata Wright Cistula	90	euconus Mlldff. Leptop.	131
echinus Wright Choan.	87	Eucyclophorus	22
ectopoma Mlldff. Cycloph.	19	Eucyclotus	29
edentula G. Aust. Diplom.	56	eudaedaleus Cr. Pterocyclus	25
eege Gray Realia	68	eudeli Sm. Cm. Cyclophorus	22
egregia Hedl. et Mus. Arinia	50	Eudiancta	55
egregium Gdl. Chondr.	92	Eudiplommatina	55
eircticus West. Pom.-turricul. v.	65	euneus Bgt. Pom.-letourneuxi	65
elatior Mrts. Cycloph.	23	Euopisthopoma	54
elatum Bedd. Cyath.	32	Eupalaina	51
elatum Pfr. Leptopoma	8	eupleurus West. Pomatias	66
Electrina	76	Eupomatias	63
elegans Ad. Geomelania	2	euryomphalum Mlldff. Lag.	11
elegans Cless. Pom.	63	euryomphalus Kob. Cyclot.	28
elegans Mlldff. Cycloph.	22	euryomphalus Mrts. Opisthop-	
elegans Mlldff. Diplom.	56	latistrigus	31
elegans Müll. Ericia	83	euryomphalus Pfr. Opisthop.	30
elegans Q. et Mlldff. Omph.	69	eurystoma Bgt. Pom.-perseianus	65
elegantissima Q. et Mlldff. Dipl.	56	eurystoma Mlldff. Platyrh.	27
elegantissimus Paul. Pomatias-		eurytrema Pfr. Cat.	39
elongatus var.	66	Eurytropis	68
elephas Morg. Hybocystis	137	eusarcum Pfr. Chondr.	92
elevatus Heude Alycaens	47	euspirum Mlldff. Heter.	75
elisabethae Mlldff. Diplom.	60	eustola Cr. et Eisch. Tropicid.	79
elongata G. Aust. Diplom.	56	Eutropidophora	78

euzonus Dohrn Cyclot.	29	feddeni Blfd. Pterocyclus	25
evansi G. Aust. Pupina	42	feddeniana Theob. Dioryx	45
everetti G. Aust. Alycaeus	49	fenzianus Let. Pom.-scalarinus	64
everetti Sm. Cyclophorus	21	fernandezi Hid. Cycloph.	23
everetti Sm. Diancta	55	ferruginea Cox Taheitia	5
everetti Sm. Ditropis	14	ferruginea Lam. Tudorella	84
everetti Sm. Opisthostoma	54	ferruginosus Heude Cycloph.	22
everetti Sm. Pupina	42	fibula Sow. Leptop.	8
evoluta Rve. Licina	84	fibulinum Q. et Mlldff. Leptop.	8
exaltatus Pfr. Cycloph.	22	filicium Fagot Pom.-martorelli	64
excellens Pfr. Cycloph.	21	filicosta Gel. Blandiella	3
excentrica Sm. Diancta	55	filicosta Gdl. Trunc.-Blandiella	4
excisum Gdl. Chondr.	92	filicostata Mlldff. Diplom.	60
excisus Mlldff. Alycaeus	47	filicum Morel. Cyclotops.	77
excisus Mouss. Pom.-tesselatus		filocincta Q. et Mlldff. Acemella	75
var.	67	filocinctum Blfd. Cyath.	36
exclamationis Mab. Pupina	42	filocistriata Sow. Tropic.	79
excurrentis Gdl. Tudora	95	filosum Sow.-Tropic. articulata	78
exigua Sow. Moulinsia	44	fimbriata G. Aust. Craspedotr.	14
exigua Sow. Platyrh.	27	fimbriatum Lam.-Tropic. haemastoma var.	82
exiguum Sow. Lagochilus	11	fimbriatum Sow. Choan.	85
exilis Ad. Geomelania	2	fimbriatus Pfr. Pom.-apricus	64
exilis Blfd. Diplom.	56	fimbriosa Mlldff. Diplom.	60
eximius Mouss. Cycloph.	19	fimbriosa Mlldff. Scabrina	16
expansa Ad. Geomelania	2	fischeri Hid. Neocycl.-giganteus v.	33
expansilabris Pfr. Omph.	69	fischeri Morl. Lagoch.	11
expansilabris Mlldff. Plat.	27	fischerianus Morl. (Pteroc.)-Ptychopoma	15
expansilabris Q. et Mlldff. Tah.	5	fischerianus Paul. Pom.-turricul.	65
expansus Pfr. Cycloph.	21	flammeus Pfr. Leptopomatoides	14
expatriatus Blfd. Alyc.	49	flava Brod. Cyclom.	74
expoliatum Heude (Myxost.)-Ptychopoma	15	flava Mlldff. Pupina	42
exquisita Pft. Omphalotropis	69	flavescens Lowe Crasped.	63
exserta Nev. Diplom.	56	flavidum Wood Megal.-cylindraceum Chemn.	37
exul Bens. Cycloph.	19	flavilabris Bens. Cycloph.	21
exul Mlldff. Mychop.	32	flavulum Lam. Megal.-cylindrac.	37
fagoti Bgt. Pom.	65	flexilabre Pet.-Trop. multilineata	82
fairbanki Blfd. Nicida	50	flexilabrum Sow.-Tropic. multilineata	82
fairbanki Blfd. Opisthost.	54	floccosum Shuttl. Crocid.	36
fairbanki Blfd. Spirac.	26	floresiana Sm. Diplom.	59
fallax Pfr. Colobost.	96	floresiana Sm. Moulinsia	44
Fargesia Heude-Pseudopomatias	37	floresianus Mrts. Cyclopus	29
fargesianus Heude Alyc.	47	floridus Pfr. Cycloph.	22
fargesianus Heude Cycloph.	22	fodiens Heude Platyrh.	27
fascia Wood Tudora	95	foliaceus Chemn. Cycloph.	23
fasciata Hutt. Cyclot.-semistriata	76	foliniana Nev. Acme	1
fasciata Tap. Can. Trunc.	4	folliculus Pfr. Diplom.	56
fasciatum Sut. Lagoch.	13	footei Blfd. Alycaeus	49
fasciatus Mrts. Cyclopus	29		
fascicularis Pfr. Ericia	84		
fecunda Ad. Tudora	95		

(Schluss folgt.)

Neue Landschnecken, mitgeteilt von Herrn H. Rolle.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

I. *Clausilien aus Montenegro.*

Cl. (Herilla) *ziegleri* Kstr.

Kolasin.

Die Exemplare stimmen in allen Punkten vortrefflich zu Küsters Diagnose und Abbildung, nur erwähnt er die deutliche Suturalfalte nicht und die in der Mündung sichtbare untere Gaumenfalte ist am Ende nur schwach erhöht.

Der Fundort ist einigermassen auffallend, da Küster seine Stücke im Sediment der Narenta fand, während Kolasin bereits ausserhalb des Quellgebiets dieses Flusses liegt. Die Art muss daher über die ganze südliche Herzegowina bis Montenegro verbreitet sein.

Eine wenig abweichende Form mit deutlicheren Nahtpapillen vom Gebirge Kom lässt sich kaum als Varietät abtrennen.

Das Clausilium von Cl. *ziegleri* ist tief ausgerandet, auch sonst stimmt der Schliessapparat völlig zu Herilla.

— subsp. *violascens* n.

Savnik.

Grösser, bis 27: 6,5 mm., Mündung fast reines Oval, Papillen weniger deutlich, obere Gaumenfalte fehlend oder von der Mondfalte getrennt, untere Gaumenfalte nicht gerade, sondern schwach S-förmig gekrümmt. Gesammtform bauchiger, Färbung violettbraun.

Cl. (Herilla) *illyrica* n.

T. rimata ventroso-fusifformis, solidula, violaceo-grisea, subtiliter et irregulariter striatula, opaca. Anfr. 12 vix convexiusculi, ad suturam sursum subpapilliferam distinctius striati, ultimus basi rotundatus. Apertura parum obliqua,

ampla, rotundato-ovalis, peristoma sat late expansum, sublabiatum, reflexiusculum. Lamella supera fere verticalis, sat elevata, infera magna, subhorizontalis, spiraliter recedens, subcolumellaris haud aut vix emersa. Plica principalis valida, intus modice producta, palatales 2 longae, cum lunella subrecta conjunctae, infera in apertura conspicua. Clausilium antice modice emarginatum, dextrorsum in lobam acuminatam productum.

Diam. 8, alt. 32, apert. long. 8,5, lat. 6,25 mm.

Savnik.

mut. obscura. Kleiner, 28,5: 7 mm., dunkler violettbraun, Mündung 7,5: 6.

Mit dem Typus.

Diese schöne Art, meines Wissens die grösste europäische, erinnert sehr an *Cl. dacica*, gehört aber wegen der papillirten Nat und des mangelnden Knötchens an der Unterlamelle zum Formenkreis von *Cl. ziegleri*. In der That könnte man sich versucht fühlen, sie als eine Riesenform dieser Art aufzufassen, zumal deren Unterart *violascens* und die kleinere, dunkle Form von *illyrica* als Verbindungsglieder in der Reihe erscheinen. Um das Verhältniss der 4 Formen mit Sicherheit festzustellen, bedürfte es eines grösseren Materials als es mir vorliegt und namentlich Klarlegung des Vorkommens, ob z. B. bei Savnik *ziegleri*, *violascens* und *illyrica* an der gleichen Fundstelle zusammenleben. Einstweilen glaube ich einen Einschnitt machen zu können a) wegen der Grösse der Mündung, deren Länge sich zur ganzen Länge bei *ziegleri* verhält wie 100: 25, bei *violascens* wie 100: 25,2, bei *illyrica* wie 100: 26,6, bei deren kleinerer Form wie 100: 26,3; b) wegen der Form des Schliessknöchelchens. Dasselbe ist bei *ziegleri* tief ausgerandet, der linke Lappen mässig breit und stark gekrümmt, bei *illyrica* weniger tief ausgerandet, der linke Lappen sehr viel breiter und wenig gekrümmt. Hierin

schliesst sich *violascens* Cl. *ziegleri* an. In der Grösse, Gestalt und Färbung bilden *violascens* und *obscura* deutliche Uebergänge zwischen den beiden Extremen der Reihe, während die Papillirung der Naht bei allen 4 Rassen in der Ausprägung individuell zu schwanken scheint.

Cl. (*Delima*) *nodulosa* n.

T. profunde rimata, subcylindrice fusiformis, subtiliter striatula, nitens, corneo-brunnea. Anfr. 11 planulati, sutura in anfr. superis subpapillifera, inferne albofilosa disjuncti. Apert. fere verticalis. rotundato-ovalis, peristoma sat expansum, valde incrassatum, ad sinulum nodulo subdentiformi munitum. Lamella supera marginalis, sat valida, brevis, infera a margine remota, sat humilis, subcolumellaris usque ad marginem emersa, inserta brevis. Plica principalis ultra lunellam sat producta, palatalis infera longiuscula, valida, interdum cum lunella conjuncta.

Diam. 4, alt. 15,5 mm.

3,5 „ 11,6 „

Kom.

Am ersten mit Cl. *binodata* zu vergleichen, doch hat sie deutlichere Papillen, eine viel schwächer geschwungene Unterlamelle, deutlicher und bis an den Rand vortretende Spindellamelle. Besonders charakteristisch ist das Knötchen am Aussenrande unter dem Sinulus, ähnlich wie bei Cl. *bilabiata* Wagn.

Cl. *laevissima* Ziegl. subpapillina n. subsp.

Mondfalte oben eckig, obere Gaumenfalte deutlich, untere fehlt oder ist nur punktförmig angedeutet, lamella inserta fehlt, inneres Ende der Spiral- und Unterlamelle sehr dicht beisammen, Naht der oberen Windungen mit unregelmässigen, aber deutlichen Papillen besetzt.

Diam. 3,5—4, alt. 14,5—17 mm.

Polje.

Cl. (Delima) conspersa Parr. *recedens* n. subsp.

Dunkelrothbraun, anscheinend nicht gestrichelt, schlanker, 3,8: 16 mm., Lippe schwächer als beim Typus, Ränder nur durch schwachen Callus verbunden, Spindel-falte nicht hervortretend und nur bei schrägem Einblick sichtbar, Mündung rechts und links mit graden, fast parallelen Seiten.

Polje, 1 defektes Stück.

Cl. (Alinda) eupleuris n.

T. rimata, sat elongate fusiformis, solidula, subregulariter confertim costulata, corneo-brunnea. Anfr. 13 convexiusculi, ultimus basi crista obtusula indutus. Apertura verticalis, rotundato-piriformis, basi vix canaliculata, peristoma continuum, superne solutum, modice expansum sat increasatum. Lamella supera humilis, brevis, infera a margine sat remota, valde spiraliter torta. Plica principalis brevis, palatalis sat longa cum illa sat divergens, lunella modice arcuata.

Diam. 3,5, alt. 17,5 mm.

Kolasin.

Nach der Divergenz der Gaumenfalte mehr mit *Cl. buplicata* als mit *plicata* verwandt, in der Krümmung der Mondfalte etwa zwischen beiden stehend; von beiden abweichend durch die aus regelmässigen, ziemlich scharfen Rippen bestehende Skulptur ohne Strichelung, die unten gerundete Mündung mit schwacher Rinnenbildung.

2. *Landschnecken von der Insel Dammer.*

Von der kleinen Molukkeninsel Dammer, nordöstlich von Timor, etwa westlich von den Tenimberinseln, südlich von Amboina gelegen, ist meines Wissens noch keine Landschnecke in der Literatur erwähnt.

Macrochlamys dammeriana n.

T. angustissime perforata, depresso-globosa, tenuis, pellucida, subtiliter striatula, nitens, fulvo-cornea. Spira

breviter elevata. Anfr. $4\frac{1}{2}$ regulariter accrescentes, sutura appressa distincte marginata disjuncti, convexiusculi, ultimus basi bene convexus. Apertura parum obliqua, late elliptica, valde excisa, peristoma rectum, acutum, margo columellaris superne calloso-incrassatus, breviter reflexus.

Diam. 11, alt. 7 mm.

Otèsia cirrhotropis n.

T. anguste et semioblecte perforata, tenuis, depresso trochiformis, pellucens, subtiliter striatula, lineis spiralibus minutis sed distinctis et rugulis oblique antrorsum decurrentibus sculpta, nitidula, pallidissime flavescens. Spira modice elevata lateribus vix convexiusculis. Anfr. 5 convexiusculi, sutura flavido-marginata disjuncti, ultimus carina acuta, utrimque bene exserta, pallide flavida carinatus, supra carinam taenia angusta corneo-brunnea ornatus, basi convexior, minus distincte rugulosus. Apertura modice obliqua, late securiformis, peristoma rectum acutum, margo columellaris superne breviter sed latiuscule reflexus.

Diam. 18,25, alt. 11,5 mm.

Lamprocystis consueta Sm.

Microcystina consueta Sm. Ann. Mag. N. H. (6) XVIII, 1896, p. 144, t. X, fig. 1.

Selayer, Jampea, Kalao (Smith). Die Form von Dammer ist etwas grösser, 5:3 mm., sonst nicht verschieden.

Trochomorpha (Sivella) timorensis Mrts.

Eine kleinere Varietät.

Chloritis subcarinata n.

T. modice sed aperte et subcylindrice umbilicata, convexo-depressa, leviter striatula, pilis brevibus confertim hirsuta, opaca, luteo-brunnea. Spira breviter conoidea. Anfr. $4\frac{1}{2}$ convexiusculi, sutura profunda subcanaliculata disjuncti, ultimus supra medium obtuse angulatus, antice breviter descendens, pone aperturam paullulum constrictus. Apertura sat obliqua, subcircularis, modice excisa; peristoma

superne vix, extus et basi magis expansum, margo columellaris superne valde dilatatus, umbilicum partim obtegens.

Diam. 13, alt. 8,5 mm.

Plectotropis stenomphala n.

T. pro genere peranguste umbilicata, solidula, globoso-conoidea, leviter striata, lineis spiralibus minutis confertis decussata, luteocornea. Spira sat elevata, semiglobosa. Anfr. $4\frac{1}{2}$ convexiusculi, sutura per carinam exsertam subcanaliculata disjuncti, ultimus carina obtusa cinctus, antice non descendens. Apertura modice obliqua, elliptica, modice excisa, peristoma parum expansum, intus fortiter labiatum.

Diam. 10,5, alt. 8 mm.

Verwandt mit *P. crassiuscula* Sm. von Kalao und Bonerata.

Leptopoma moussoni Mrts. *dammeriana* n. subsp.

Zur Beschreibung des Typus im Allgemeinen gut stimmend, aber nicht rein weiss, sondern weiss mit hellbraunen Flecken, welche manchmal zu Längsbinden zusammenfliessen. Mundsaum ziemlich stark ausgebreitet, namentlich der Aussenrand, Columellarand plötzlich verschmälert, ziemlich tief gebuchtet.

Cyclotus ((*Pseudocyclophorus*) sp.

Verwandt mit *succinctus* Mrts., aber zu jung, um mit Sicherheit bestimmt zu werden.

3. *Neu Guinea*.

Hemiplecta rollei n.

T. anguste umbilicata, depressa, solidula, sat distincte plicato-striata, inter plicas minutissime ruguloso-striatula, sericina, luteo-cornea. Spira breviter elevata lateribus substrictis. Anfr. $6\frac{1}{2}$ convexiusculi, lente accrescentes, sutura modice impressa submarginata disjuncti, ultimus carina obtusula, sed bene exserta albida carinatus, basi glabratus, nitens, pone carinam taenia angusta brunnea

ornatus. Apertura valde obliqua, irregulariter longe elliptica, modice excisa, peristoma rectum, obtusum, margo basalis et columellaris calloso-incrassati.

Diam. 47, alt. 23,5, apert. lat. 26, long. 18, alt. 14 mm.

„Kaimanak“-Bay, Holländisch Neu Guinea.

Verwandt mit *H. doriae* Tapp. Can., aber enger genabelt, schärfer gekielt und durch die eigenthümliche Mikroskulptur sehr abweichend.

Bei dieser Gelegenheit möchte ich ein Versehen verbessern. Bei Veröffentlichung von *Hemiplecta strubelli* (N. Bl. 1899 p. 90) habe ich übersehen, dass es bereits eine *Hemiplecta strubelli* Kobelt gibt (N. Bl. 1895 p. 151). Meine Art ist daher neu zu benennen, wofür ich *Hemiplecta brunonis* vorschlage.

Eine neue *Eremia* aus der Oase Siuah.

Von

Prof. Dr. O. Boettger.

Bei einer Durchsicht der reichen Schätze der in der Alten Akademie zu München aufbewahrten conchyliologischen Sammlung des Bayrischen Staates fiel mir eine grosse Landschnecke in die Hände, die als eine der wunderbarsten Formen des paläarktischen Gebietes sofort mein vollstes Interesse erregte. Von allem, was mir an lebenden und fossilen Heliceen bekannt ist, wesentlich verschieden und höchstens an *Iberus gualterianus* (L.) in Grösse und Form etwas erinnernd, konnte ich die Art sofort als etwas neues, aussergewöhnliches bezeichnen. Das einzige vorliegende, bis auf eine kleine Verletzung am rechten Mundsaume gut erhaltene Stück trägt die Bezeichnung „*Helix* (*Caracolla*). Oase Siuah in der Libyschen Wüste.

Roth legit“

und mit Bleistift ist von der Hand Dr. Roth's ausserdem „*Iberus*“ auf der Etiquette angemerkt.

Der Sammler Roth war Diener auf der Expedition des Hrn. Geh. Raths Prof. Dr. C. von Zittel nach der Libyschen Wüste und ist nicht zu verwechseln mit dem an zweiter Stelle eben von mir genannten Dr. J. R. Roth, dem tüchtigen malakozoologischen Erforscher Syriens und Kleinasiens, dessen Typen bekanntlich ebenfalls in der Münchener Staatssammlung liegen.

Ich nenne die hervorragend schöne Art zu Ehren des Leiters der damaligen Expedition, des berühmten Münchener Palaeontologen

Eremia zitteli n. sp.

und gebe ihr folgende Diagnose:

Char. T. obtecte perforata, elate lentiformis, solida, cretacea, opaca, apice et spira planis vel concaviusculis. Anfr. $4\frac{1}{4}$ celeriter accrescentes, suturis appressis disjuncti, nullo modo scabri, rugoso-striatuli et distanter subobsolete costati, superne vix, in carina et subtus distinctius spiraliter rugulosi, penultimus et ultimus exserti, media parte compresse carinati, superne ad carinam concaviusculi, ultimus supra carinam minus, infra magis turgidus, fere ventriosus, prope aperturam valde deflexus. Apert. valde obliqua, irregulariter quadrata, parum latior quam alta, multiplex, ostiis prioribus aucta, faucibus fusca; perist. simplex, marginibus remotis callo valido nitido junctis, dextro canaliculato, columellari et basali dilatatis et appressis, sed non reflexis.

Grösse. Alt. 25, diam. max. 43 mm.; alt. apert. 20, lat. apert. 25 mm.

Hab. Oase Siuah (Lybische Wüste), N. W.-Aegypten.

Bemerkungen. Die Art macht in ihrer kreidigen, weissen, fast mattglänzenden Tracht mit der in der Tiefe dunkelbraunen Mündung und der Verstärkung des Mundsaumes, der an den von *Leucochroa boissieri* (Charp.) er-

innert, den Eindruck einer ausgesprochenen Wüstenschnecke. Ihre Aehnlichkeit mit *Iberus gualterianus* (L.) fällt in die Augen; doch trennt sie sich durch das freie Hervortreten des weit stärker entwickelten Mittelkiels schon mit dem vorletzten Umgange, durch die breiteren und tieferen, diesen Kiel auf beiden Seiten begleitenden Depressionen, den Mangel der Spiralskulptur auf der Oberseite, die überhaupt matter ausgeprägte und viel weiltläufiger gestellte Radialskulptur der ganzen Schale und die schmälere, mehr quadratische Mündung. Die Skulptur unserer Schnecke ist überhaupt eine sehr bemerkenswerthe; eigenartig sind z. B. die drei den Kiel bildenden, besonders deutlich entwickelten Spiralfäden, die in ziemlich weiten Abständen von einander durch die Radialrippen unterbrochen werden, und dann auch durch die zierliche Zerspaltung dieser etwas S-förmig gebogenen Radialrippen auf der Unterseite der Schale in der breiten Depression gegen den Kiel hin.

Trotz der ausgesprochenen Aehnlichkeit gehört sie aber doch nicht in die Verwandtschaft des *Iberus gualterianus* und überhaupt nicht zu dieser Gattung, sondern muss als eine aberrante Form der *desertorum*-Gruppe betrachtet werden, zu welcher freilich die Uebergangsformen von dem kiel- und kantenlosen Typus her in den Oasen der libysch-aegyptischen Wüste noch zu entdecken sind.

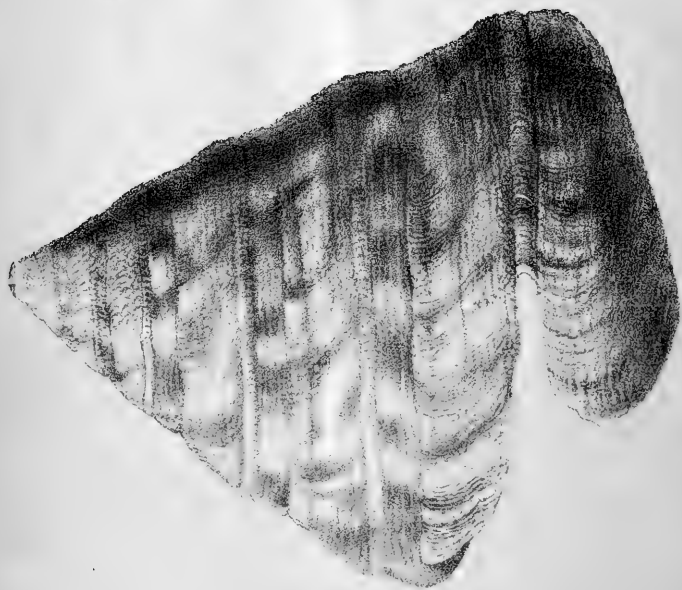
Eine Sammlung paläarktischer *Clausilia* — 140 Arten
in ca. 500 Exemplaren (darunter 15 kaukasische Arten) —
steht zu Verkauf für 50 Mark. Näheres bei der Redaktion.

Eingegangene Zahlungen:

Simroth, H., Leipzig, Mk. 6.—.

Redigirt von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M.
Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 6. Oktober.



Pleurotomaria salmiana, Rolle.
Japan.

Nachrichtenblatt

der deutschen

Malakozoologischen Gesellschaft.

Einunddreissigster Jahrgang.

Abonnementspreis: Mk. 6.— für den Jahrgang frei durch die Post im In- und Ausland. — Erscheint in der Regel zweimonatlich.

Briefe wissenschaftlichen Inhalts, wie Manuskripte, Notizen u. s. w. gehen an die Redaktion: Herrn **Dr. W. Kobelt** in Schwanheim bei Frankfurt a. M.

Bestellungen (auch auf die früheren Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher vom Jahrgange 1881 ab), **Zahlungen** und dergleichen an die Verlagsbuchhandlung des Herrn **Moritz Diesterweg** in Frankfurt a. M. (Ältere Jahrgänge des Nachrichtenblattes und der Jahrbücher bis 1880 inclusive sind durch die Buchhandlung von **R. Friedländer & Sohn in Berlin** zu beziehen).

Andere die Gesellschaft angehende **Mittheilungen**, Reklamationen, Beitrittserklärungen u. s. w. gehen an den Präsidenten: Herrn **D. F. Heynemann** in Frankfurt a. M. — Sachsenhausen.

Mittheilungen aus dem Gebiete der Malakozoologie.

Pleurotomaria salmiana m.

Von

Hermann Rolle.

(Mit Tafel.)

Testa elate trochiformis. fere exacte conica, solida, false umbilicata, undique ruditer spiralter lirata, liris in anfractibus superis graniferis, in inferis laevibus, lutescenti-albida, rubro pulcherrime flammulata. Spira exacte conica (apice fracto). Anfractus superstites 7--8 sutura parum distincta discreti, superi planiusculi liris granosis confertis, quam in *Pl. beyrichi* multo subtilioribus, neque regulariter a sulcis incrementi divisus cincti, vestigiis incrementi perindistinctis, inferi 2—3 supra subexcavati, dein tumidiores,

liris spiralibus laevibus in penultimo 13, quarum 4 infra fasciolam incisuralem, vestigiis incrementi praesertim in parte supera excavata perdistinctis, anfractus ultimus ad peripheriam rotundato-angulatus, antice haud ascendens, basi convexus, liris 28—30 infra incisuram cinctus, fovea centrali profunda, margaritacea, umbilicium simulante. Apertura perobliqua, intus fuscescens, margaritacea; margo columellaris incrassatus, flexuosus, fuscescens. Incisura 4 mm. lata (in *Pl. beyrichi* 6); fasciola liris 2 distinctioribus rufis marginata, lira unica mediana subtiliter granulata divisa.

Diam maj. 90 alt. (apice restit.) 105 mm.

Hab. Japan, Okinose Riff in ca. 150 Faden Tiefe
12. Mai 1896.

Mit einer direkten Sendung aus Japan erhielt ich zu meiner grossen Freude nicht nur ein sehr schönes Exemplar einer *Pleurotomaria beyrichi* Hilg., sondern auch noch eine neue, bisher unbekannte Form, welche ich zu Ehren Seiner Durchlaucht des Fürsten Leopold zu Salm-Salm *Pleurotomaria salmiana* benenne.

Ueberraschend ist, dass an einem gleichen Fundort zwei ganz verschiedene *Pleurotomarien*-Spezies vorkommen, ein Fall, welcher bisher wissenschaftlich noch nicht bekannt geworden ist.

Wie schon die beifolgende Abbildung zeigt, hat *Pl. salmiana* mit *beyrichi* gar nichts zu thun. *Pl. beyrichi* ist im ausgewachsenen Zustande ebenso breit als hoch, 90:90 mm., hat eine andere Skulptur, die Windungsgänge sind stark eingeschnürt, so dass sie treppenförmig erscheinen und ferner geht die Spiral-Skulptur an der Unterseite vollständig in die Mund-Oeffnung hinein, anscheinend durch das ganze innere Gehäuse.

Pleurotomaria salmiana ist bedeutend höher als breit, 90:105 mm. adult. Die Windungen sind nur sehr wenig

eingeschnürt. Das Gehäuse fällt im Gegensatz zu dem treppenartigen Aufbau der *beyrichi* ganz steil ab. Die Skulptur ist nicht so stark gekörnelt, sondern fast glatt und an der Unterseite verschwindet die Spiral-Skulptur gänzlich am Eingang in die Mundhöhle, um in einen weissen, glatten Callus tief in den Mund hinein überzugehen.

Ein weiterer Unterschied ist, dass der überdeckte Einschnittskanal verhältnissmässig viel enger ist, als bei der *beyrichi*.

Jedenfalls ist die hier vorliegende neue 5te Form der bis heute bekannten recenten Pleurotomarien eine gut unterschiedene, charakteristische Form.

Dem ganzen Bau nach möchte ich dieselbe am nächsten zu *Pleurotomaria adansoniana* und *rumphii* Schepm. stellen; letztere, welche in geographischer Hinsicht am meisten in Betracht käme, ist schon durch äussere Grössenverhältnisse gut unterschieden. *Pl. rumphii* ist ebenfalls breiter als hoch. 170:190 mm.

Dem interessanten Bericht „Etude Monographique des Pleurotomaires actuels par E. L. Bouvier et H. Fischer“ entnehme ich folgende Daten:

Die erste recente *Pleurotomaria* wurde von dem französischen Commandanten Beau 1895 bei der Insel Marie-Galante (Kleine Antillen) entdeckt und 1856 von P. Fischer et Bernardi als *quoyana* beschrieben. Die Schale war intakt, doch ohne Thier und Operculum.

Eine zweite Spezies lag unbekannt in der Sammlung des Dr. Commarmand, wurde 1858 von H. Crosse gekauft und 1861 von H. Crosse und P. Fischer als *Pl. adansoniana* beschrieben und abgebildet.

Der Fundort dieser Spezies wurde erst 1879 durch die Exploration des Blake bei Barbados festgestellt, wo bei 69 Faden Tiefe ein schlechtes, todttes Exemplar gefunden wurde, welches an das Museum of comparative Zoology

in Cambridge U. S. A. gelangte. Ein weiteres Stück wurde bei derselben Gelegenheit in 94 Faden Tiefe lebend mit Thier gefischt, welches dem U. S. National Museum in Washington übergeben und von Professor Dall 1889 pl. XXXVIII fig. 4 abgebildet wurde.

Durchmesser maximum 88 mm.

Höhe 70 mm.

Die 3te neue Form wurde von Professor Hilgendorf in Enoshina (Japan) von einem einheimischen Muschelhändler gekauft und 1877 als *Pl. beyrichi* von demselben beschrieben. Professor von Martens hat dieses Exemplar dann 1880 abgebildet.

Das Original-Exemplar ist todts gesammelt und schlecht erhalten. Ein 2tes gutes Exemplar erhielt das Berliner Museum mit der Paetel'schen Sammlung.

Die 4te neue Form befand sich unter einer Partie Konchylien von den Molukken, welche an den Zoologischen Garten in Rotterdam gelangt waren.

Dieselbe wurde 1879 als *rumphii* durch Schepman beschrieben und 1881 abgebildet, später auch durch Sowerby 1887 und A. Pilsbry (*Tryon Manual of Conchology.*)

Diesen 4 erwähnten Arten reiht sich nun als 5te bekannte Spezies die vorbeschriebene *Pleurotomaria salmiana* an, welche leider nur todts und etwas defekt gefunden wurde, aber immerhin frisch in Farben, und im Ganzen passabel zu nennen ist.

Ich glaube bestimmt, dass damit noch lange nicht alle noch lebend existirende Pleurotomarien erschöpft sind. Die Tiefen der Meere mögen mit anderen uns noch gänzlich unbekanntem Konchylien auch noch manche neue *Pleurotomaria* enthalten, die — wenn nicht durch Tiefseeforschungen — nur durch Zufall an das Tageslicht kommt.

Berlin, im März 1899.

Neue Arten aus Hinterindien.

Von

Dr. O. von Möllendorff.

Bensonia (Oxytes) laotica.

T. latiuscule umbilicata, umbilico $\frac{1}{6}$ diametri adaequante, depresso-conoidea, tenuiuscula, superne confertim sed distincte costulata, lineis spiralibus minutis decussata, opaca, basi subtiliter plicato-striata, nitens, luteo-cornea. Spira sat elevata, subregulariter conica. Anfr. 6 modice convexi, sutura sat impressa disjuncti, ultimus ad peripheriam carina obtusa sed bene exserta carinatus, pone carinam interdum zona angusta pallide brunnea ornatus. Apertura sat obliqua late elliptica, modice excisa, peristoma rectum, obtusum, ad umbilicum paullo dilatatum, vix reflexiusculum.

Diam. 31,5, alt. 20, apert. lat. 15,5, long. 13,7, alt. 12.

Oberer Mekong im Lande der Laos (Roebelen).

Otesia mecongana.

T. anguste et semioctecte perforata, depresso trochiformis, tenuis, superne subtiliter plicato-striatula, microscopicè decussatula, parum nitens, corneo-fulva. Spira modice elevata, fere regulariter conica. Anfr. $6\frac{1}{2}$ convexiusculi, lente accrescentes, sutura per carinam subexsertam marginata disjuncti, ultimus carina acuta utrimque exserta carinatus, basi convexior, minus distincte striatus, sericinus. Apertura modice obliqua, subrotundato-securiformis; peristoma rectum, acutum, margo columellaris superne breviter sed valde reflexus, perforationem semiobtegens.

Diam. 14,5, alt. 8.

Mit voriger Art (Roebelen).

Eulota schanorum.

T. anguste et semioctecte umbilicata, conoideo-globosa aut globoso-conoidea, solidula, leviter striata, spiraliter minute lineata, pallide luteo-cornea. Spira plus minusve

conoidea. Anfr. $5\frac{1}{2}$ —6 modice convexi, ultimus supra medium obtuse subangulatus. antice breviter descendens, circa umbilicum sat distincte angulatus. Apertura modice obliqua, subcircularis, sat excisa, peristoma modice expansum, intus sublabiatum, margo columellaris superne valde dilatatus, umbilicum medium obtegens.

Diam. 24,5, alt. 18, apert. lat. 15, long. 13,5, alt. 12

„ 21,5, „ 23, „ „ 13,5 „ 12 „ 10,25

Shan Staaten (Hungerford), Kalow, 5000', südliche Shan Staaten (Strubell).

Glessula latestriata.

T. ventricosulo-oblonga, tenuiuscula, subpellucida, striis impressis sat distantibus peculiariter sculpta, corneo-flavescens. Spira modice elongata lateribus convexiusculis, apice acutulo. Anfr. 7 modice convexi, sutura bene impressa, subcrenulata disjuncti. Apert. fere verticalis, rotundato-rhomboidalis, peristoma rectum, obtusum, columella sat torta, abrupte truncata.

Diam. 4,5, alt. 10. apert. long. 3,5, lat. 2,25 mm.

Mit voriger (Strubell).

Rhiostoma strubelli.

T. late et aperte umbilicata, umbilico $^5_{18}$ diametri aequante, conoideo-depressa, solidiuscula, subtiliter sed distincte striatula, griseo-alba, strigis fulguratis castaneis picta, ad peripheriam taenia angusta fusca ornata. Spira breviter conoidea. Anfr. 5 teretes, sutura sat profunde impressa submarginata disjuncti, ultimus longe descendens, breviter solutus, in parte soluta superne carinula obtusa, ad aperturam tubulo crassiusculo munitus. Apert. fere diagonalis, circularis, peristoma breviter expansum, sat incrassatum. Operculum substestaceum, breviter cylindricum, 2,5 mm. altum.

Diam. 18, alt. 10 mm.

Mit vorigen (Strubell).

Eine neue Clausilie (*Clausilia blissi*) aus Kleinasien.

Von

Prof. Dr. O. Boettger in Frankfurt a. M.

Zu den interessantesten Clausilien der paläarktischen Region gehören die Arten der Gruppe *Oligoptychia* Bttgr., die sich durch einen besonders guten inneren Gehäuseverschluss auszeichnen. Von den bis jetzt beschriebenen Arten der Untergruppe *Armeniaca* Bttgr., die auf Kleinasien, Armenien, Persien und das Talyschgebiet beschränkt ist, besitze ich in meiner Sammlung *Cl. connena* Ret. von Sephanos bei Trapezunt in 600 m. Meereshöhe, *Cl. brunnea* Rm. aus dem Taurus, *Cl. gustavi* Bttgr. vom Tschindan-Kala im Talysch, *Cl. unicristata* Bttgr. von Schuscha, Asdshekend, Kodshaly und Axhtala in Russ.-Armenien und ihre var. *valentini* Bttgr. vom Wege zwischen Hamutly und Tansakver in Russ.-Armenien, *Cl. laevicollis* Charp. von Amasia und Tokat, Vil. Sivas, in Kleinasien und aus Persien und ihre var. *tocatensis* Naeg. von Tokat. *Cl. bicarinata* Rm. aus Numran, Syrien, mit ihrer var. *dichroa* Bttgr. von Giosna bei Merssina, Kleinasien, und endlich *Cl. sowerbyana* Pfr. von Evder Khan bei Adalia und von Adalia und ihre var. *imperialis* Bttgr. vom Jenitschepass bei Adalia. Es fehlen mir von beschriebenen Arten nur noch *Cl. griseofusca* Mouss., eine sehr seltene und lokale Art Russ.-Armeniens, die ich in dem einzigen bekannten Originalstücke früher einmal vergleichen konnte, weiter die von mir noch nie gesehenen armenischen *Cl. hueti* Mort. und *Cl. disjuncta* Mort. und die aus Amasia in Kleinasien stammende *Cl. fausta* Pfr.

Grade der letztgenannten Art nahe verwandt muss eine sehr schöne und stattliche Schnecke sein, die mir kürzlich in einigen Stücken von Herrn J. Bliss in Smyrna

mit der Bitte um Bestimmung eingesandt worden ist. Hier die Beschreibung:

Clausilia (Oligoptychia) blissi n. sp.

Char. T. rimata, clavato-turrita, solidula, fusco-cornea; spira elongato-turrita; apex acutiusculus, non decollatus. Anfr. 16 parum convexi, fere planulati, sutura levi, tenuissime albofilosa disjuncti, subregulariter striati, ultimus non validius costulatus quam caeteri, latere excavatus, basi bicristatus, cristis validis, curvatis, extus approximatis, superiore sursum furcata. Apert. verticalis, subtus vix recedens, piriformi-ovata, basi bicanaliculata, intus fuscula; perist. continuum, breviter solutum, undique expansum et reflexiusculum, album. Lam. superior parva, obliqua, submarginalis, lam. subcolumellaris inconspicua. Lunella latiuscula dorsalis, curvata, fere subangulata, plica principali et suturali unica obsoletissimis et brevissimis vel nullis.

Alt. 25—26 $\frac{1}{2}$ mm., diam. max. 5 mm.; alt. apert. 5, lat. apert. 4 mm.

Fundort. Konia in Kleinasien, 3 Stücke in meiner Sammlung.

Bemerkungen. Trotz der allgemeinen Aehnlichkeit, die nach Vergleichung von Abbildung und Beschreibung mit *Cl. fausta* Pfr. existieren muss, spricht doch der weit entlegene Fundort neben der Zahl der Umgänge (16 bei *Cl. blissi*, 12 bei *fausta*) und die recht deutliche Streifung, die auf dem letzten Umgange durchaus kräftiger wird, während *Cl. fausta* Pfr. von ihrem Autor als „sublaevigata, anfr. ultimo antice distincte striato, cristis crenulatis“ geschildert wird, für Selbständigkeit der vorliegenden Schnecke, die ich mir erlaube nach ihrem Entdecker zu benennen.

Cl. fausta Pfr. von Amasia bleibt kleiner und ist nur 19 mm. lang, 4 $\frac{1}{2}$ mm. breit; ihre Mündung misst 4:3 mm.

Der nach oben gabeltheilige obere Nackenkiel von *Cl. blissi* stimmt übrigens in seiner Bildung mit dem der in anderen Punkten erheblicher verschiedenen *Cl. sowerbyana* Pfr. ganz überein.

Zwei neue Arten aus Montenegro,

gesammelt von Otto Wohlberedt, Triebes.

Hyalinia planorbis n. sp.

T. anguste sed pervie umbilicata, valde depressa, discoidea, tenuis, pellucida. subtilissime striatula, corneo-hyalina. Spira fere plana, apice vix prominulo. Anfr. $4\frac{1}{2}$, primi 3 sat lente, penultimus et ultimus celerius accrescentes, sutura distincte marginata disjuncti, superne fere plani, ultimus sat dilatatus, valde compressus, basi subapplanatus. Apert. modice obliqua longe elliptica, valde excisa, peristoma rectum, acutum.

Diam. 10, alt. 3,8 mm.

Sabljach. Dieselbe auch von Cattaro.

Clausilia (Delima) wohlberedti n. sp.

T. profunde infundibuliformi-rimata, ventricoso-fusiformis. solidula. tenuiter striatula, pallide brunneo-cornea. Anfr. 12, superi convexiusculi, inferi fere plani, ultimus aperturam versus distinctius distanter plicato-striatus, basi subcristatus. Apert. parum obliqua, late truncato-ovalis, peristoma sat expansum, non reflexum, leviter labiatum, superne callo modico junctum. Lamella supera valida, verticalis, infera magna, intus superne approximata, marginem non attingens, subcolumellaris plus minusve emersa. Plica principalis et 2 palatales longae, in fauce bene conspicuae, palatalis supera a principali ab initio divergens, infera longa et valida, lunella lateralis, crassula, subsigmoidea.

Diam.	5,5	alt.	22,5,	} apert. lat. 4 long. 5 mm. Sabljach.
„	5,5	„	23,5,	
„	4,5	„	16,5,	
„	5	„	25,5,	

Rjeka.

Ein weiteres Glied der cattaroënsis Reihe, in welcher sie zu mehreren Arten Beziehungen hat, ohne mit einer derselben vereinigt werden zu können. Mit umbilicata Bttg. theilt sie den tiefen, fast trichterförmigen Nabelritz und den bauchigen Habitus, ist aber durch den tiefer eingesenkten Schliessapparat und die lange untere Gaumenfalte von ihr verschieden. Den letzteren Charakter hat sie mit subcristata und kleciaki gemeinsam, jedoch ist erstere viel schlanker, fast cylindrisch, die untere Gaumenfalte ist in der Mündung sichtbar, die Mondfalte noch tiefer, fast ventral und die Lamellen sind viel schwächer. Cl. kleciaki, von der ich nur die kurze Beschreibung bei Westerlund vergleichen kann, ist ebenfalls weniger bauchig, die Mondfalte fast ventral, aber stark gekrümmt, die Gaumenfalten nur wenig divergirend.

Eine Varietät von Wirbasar ist konstant kleiner, knapp 11 Windungen, Nacken mehr eingedrückt, Basalkamm deutlicher, Spindellamelle stärker hervortretend, Mundsaum stärker gelippt und Verbindungsschwiele dicker.

Möllendorff.

Planorbis libanicus n. sp.

Von

C. A. Westerlund.

Testa magnitudinè mediocris, supra late profundeque concavo-umbilicata, infra subplana, nitida, cornea (subtus paullo pallidior), firma, laevigata, sub lente forti densissime at distincte spiraliter lineata; anfr. 5¹/₂—6, convexi, interi-

ores utrinque perlente accrescentes, spiram magnam, subaequalem formantes, ultimus major, rotundatus, subcylindraceus, supra convexus, subtus pone suturam impressam obtusissime angulatus, extrorsum paullo planulatus; apertura oblique rotundato-lunaris, marginibus distantibus, disjunctis, basali oblique surrecto. Diam. 14, alt. ad apert. 5 mm.

Hab. Mons Libanon (legit beat. Evers, Havniensis).

Haec species forte typum novi subgeneris format, quod a subgen. Meneto differre videtur: Testa supra late concavo-umbilicata, infra subplana, sub lente tenue distincte spiraliter lineata, spira magna, utrinque subaeque lata.

Eingegangene Zahlungen:

von Gallenstein, H., Görz, *M.* 6.—; Ricklefs, Pastor, Minsen, *M.* 18.—; Städtisches Museum, Bremen, *M.* 6.—; Wohlberedt, O., Triebes, *M.* 6.—.

Wünsche meine Conchyliensammlung, 1700 Nummern Binnenkonchylien und 900 Nummern Meereskonchylien zu verkaufen. Katalog liegt bereit.

Minsen, Amt Jever.

Pastor Ricklefs.

Ein Verleger

wird gesucht für die zweite vollständig umgearbeitete Auflage meines **Katalogs der in der paläarktischen Region lebenden Binnenkonchylien**, dessen erste Auflage 1890 erschien. Diese ist ganz veraltet und eine neue zur dringenden Nothwendigkeit geworden, nicht nur weil seitdem mehrere hundert neue Arten und Formen entdeckt worden sind, sondern auch weil die Systematik und Synonymik erhebliche Fortschritte gemacht haben, wodurch die Gruppierung und die systematische Stellung einer Menge von Arten ganz anders sind als vor zehn Jahren.

Dr. C. A. Westerlund, Ronneby in Schweden.

Register.

(Fortsetzung und Schluss von No. 9 u. 10.)

forbesi Pfr. Pupinel.-grandis	40	garreli Soul. Lagoch.	98
forbesianus Pfr. Ostodes	24	Garrettia	108
formosa Sow. Tropic.	79	garridoianum Gdl. Cten.	88
formosensis Nev. Cycloph.	22	gassiesi Sow. Ostodes	24
formosus Let. Pom.-scalarinus	64	gassiesianus Cr. Cyclopus	29
fornicatum Pfr. Lagoch.	11	gayi Hupé Amphic.	35
fortis Ad. Geomelania	2	gaymansi Mrts. Lagoch.-garreli	98
fortunei Pfr. Cyclopus	29	gealei Cr. et Fisch. Tomoc.	37
fossor Heude Platyrrhaphé	27	gedeana Mlldff. Palaina	32
foveolata Melv. et Psby. Tropic.	81	gemma Chitty Neocycl.	34
foveatum Gdl. Chond.	92	gemmula Bens. Alycaeus	49
fragile Gdl. Choan.	85	gentilei Pöll. Acme	2
fragilis Pse. Omph.	69	Geomelania	2
fraseri Pfr. Bourciera	76	geometrica Mouss. Omph.	71
freyi Bttg. Tropicophora	79	Georgia Bgt.-Otopoma	77
friesianus Mlldff. Cycloph.	22	Geothauma	54
frinianum Heude (Spirost.)-Coelo-		geotrochiforme Sm. Lept.	8
poma	25	gianellii Tapp.-Lept.	7
frinianus Heude Cycloph.	22	gibba Hedl. Pupina	42
fruhstorferi Mlldff. Alyc.	46	gibberosa G. Aust. Diplom.	56
fruhstorferi Mlldff. Ditropis	15	gibboni Bedd. Diplom.	59
fuchsi Gredl. Pupina	42	gibbosa Blfd. Diplom.	56
fulgurans Hanl. et Theob. Cyc-		gibbosula Mlldff. Arinia	50
loph.-arthriticus var.	20	gibbosulus Stol. Alycaeus	46
fulguratus Pfr. Cycloph.	19	gibbus Fér. Alycaeus	46
fulminulatus Mrts. Cyclot.	28	giganteus Gray Neocyclopus	33
fultoni Aldr. Leptopoma	98	gilesi Angas (Blanf.)-Coxiella	97
fultoni G. Aust. Cycloph.	21	gironnieri Soul. Cycl.-woodianus	20
fultoni Mlldff. Alycaeus	46	glaber Blfd. Alycaeus	49
fultoni Sm. (Ditropopsis)-Ditropis	100	glabratum Mlldff. Lagoch.	13
fultoni Sm. Pupinella-luteola	40	glabratum Q. et M. Heterop.	75
fulvescens Sow. Tropic.	81	glabratum Rve.-Chondr. semi-	
fulvifrons Sow. - Tropic. uni-		labre	94
carinata	80	glauca Sow. Ericia	84
fulvum Q. et Mlldff. Heterop.	75	glaucostoma Pfr. Neocycl.	33
funiculatum Bens. Coptoch.	38	globosa Bens. Omph.	69
funiculum Mouss. (Trunc.)-Tah.		globosa Sm. Adel.	108
turricula	6	globosus H. Ad. Alycaeus	46
fusca Gray Moulinsia	44	globulosum Pfr. Leptopoma	7
fusca Mtg. Acme-lineata	2	globulus G. Aust. Alycaeus	49
fusco-lineatum Ad.-Colob. bronni		globulus Mlldff. Dioryx	45
var.	96	globulus Q. et Mlldff. Helicom.	50
fuscula Pfr. Tropic.	81	Glossostylus	18
futilis Gredl. Diplom.	60	godeffroyana Mouss. Pal.	52
futuraënsis Mouss. Trunc.	4	godwini Mlldff. Diplom.	56
gabbi Cr. Choan.	85	goldfussi Bttg. Amphic.	35
galathea Moerch Lagoch.	11	goldfussi Mlldff. Moulinsia	44
galbanus G. Aust. Alycaeus	46	gomantonensis Sm. Diplom.	36
galloprovincialis Loc. Pom. -		Gonatorhaphé	75
patulus var.	66	gonavense Weinl. Choan.	85
garoënsis G. Aust. Diplom.	56	goniocampta Q. et M. Diplom.	57

goniostoma Sow. Lept.	8	guerini Villa Trunc.	4
gonostoma Mlldff. Diplom.	57	guestierianus Gass. Ostodes	24
gordoni Bens. Opisthop.	30	guldianum Pfr. Megal.	37
goudotiana Sow. Tropic.	81	guillaini Pet. Otop.	77
gouldi Ad. Trunc.-caribaeensis	4	Guillainia	83
gowlandi Braz. Diplom.	59	guimarasense Sow. Lag.	11
gracilenta Sm. Taheitia	97	guimarasensis Nev. Pupina	42
gracilis Ad. Geomel.	2	gundlachi Arango Chondr.	92
gracilis Bedd. Diplom.	60	gundlachi Pfr. Megal.	37
gracilis Cless. Acme	1	gutierrez Gdl. Chondr.	92
gracilis Mlldff. Diplom.-elegans	56	guttatus Pfr. (Cycloph.)-Cyclotus	
gracilis Mlldff. Pupina	41	subflammulatus	28
gracilis Pfr. Pomatias	66	guttatus Wallace Cyclot. - sub-	
gracilis Q. et Mlldff. Omph.	72	flammulatus	28
gradata Mlldff. Acme	73	gwendolenae G. Aust. Opisthost.	30
gradata Mlldff. Platyrh.	27	habichi Weini. Colobostylus	96
gradata Q. et Mlldff. Ditropis	15	hadramauticum Melv. et Psby.	
gradatum Mlldff. Lagochilus	13	Otop.	77
graeffei Mouss. Diancta	55	haemastoma Ant. Tropic.	82
granadensis Shuttl. Neocycl.	33	haemastoma Grat.-Tropic. pyro-	
grande Mlldff. Lagochilus	11	stoma	82
grande Pfr. Aulopoma	25	haemastoma Pfr. Cataulus	39
grandipilum Bttg. Lag.	11	haematomma Pfr. Amphic.	35
grandis Forbes Pupinella	40	hagenmuelleri Mab. Lagochilus	13
grandis Aust. Pseudopom.	37	hainanensis H. Ad. (Pter.)-	
grandis Gray Moulinsia	44	Opisthoporus	39
grandispinosum G. Aust. Opisth.	54	hainesi Pfr. Rhiostruma	27
granosum Ad. Choan.	85	Hainesia Pfr. 1856 - Hybocystis	105
granulatus Pfr. Neocycl.	33	Hainesia Pfr. 1865 - Mascaria	74
granum Garr. Trunc.	4	hainensis Weini. Blandiella	3
granum G. Aust. Alycaeus	46	halmahericum Strub. Lept.	7
granum Morel. (Cyclotopsis)-		halophilus Bens. Leptopomat.	14
Lagoch.	98	hameliana Cr. Omph.	69
granum Pfr. Omph.	69	hamlini Arango Chondr.	92
graphicus Blfd. Alycaeus	46	hammerschmidti Ch. Trunc.-	
grata Pet. Guillainia	85	truncatula	5
grateloupi Pfr. Cistula	90	hanleyanum Pfr. Lept.	7
gravida Bens. Hybocystis	105	hanningtoni Sow. Tropic.	82
grayana Pfr. Adamsiella	88	hargravesi Cox. Lept.	7
gredleri West. Pom.-porroi v.	67	Hargravesia	43
greyana Ad. Blandiella	3	harpa Pfr. Chondr.	92
griffithiana Ad. Tudora	95	harpula Bens. Omph.	69,70
grisea Pfr. Tropic.	82	Hartmannia Newt.-Pom.	106
gruneri Pfr. Cistula	90	hartvigiana Pfr. Tropic.	82
guadeloupense Pfr. - Chondr.		harukuana Bttg. Platyrh.	27
crenulatum	91	harveyanum Sow.-Tropic. aspera	78
gualfinensis Stef. Pom.	66	haughtoni Bens. Rhiostr.	27
guamensis Pfr. Omph.	69	haughtoni Theob. Cycloph.	21
guatemalensis Pfr. Tomoc.	37	hebes Bens. Alyc.	49
guayaquilensis Sow. Amphic.	35	hebraicus Less. Cyclot.	28
guerini Pfr. Trunc.-caribaeensis	4	hebraicus Rve. Cyclot.-distom.	28

Hedleya	41	hoffmeisteri Trosch. Aul.-itieri	25
hedleyi Sm. Pupinella	40	Holcopoma	107
hedleyi Suter Lag.	13	holopleuris Mlldff. Arin.-minor v.	51
helicinaeformis Pfr. Bourc.	76	honestum Poey Cten.	88
helicinum Chemn. Aulop.	25	horrida Hedley Adel.	75
helicoides Gredl. Alyc.	47	hosei G. Aust. Alyc.	46
helicoides Grat. Lept.	8	hosei G. Aust. Opisth.	54
helicoides Sow.-Lag. turbinatum	13	hosei G. Aust. Pupina	42
Helicomorpha	49	housei Haines Rhiost.	27
heliscus Mlldff. Diplom.	62	huahainensis Pfr. Omph.	70
hellenicum Gray-Chondr. moes- tum	93	hueti Kob. Pom.	64
hellenicus Bgt. Pomatias	67	humbloti Morel. Tropicid.	82
hemiotum Pfr. Chondr.	92	humboldtianum Pfr. Chon.	87
henoni Bgt. Pom.-letourneuxi v.	65	humile Heude Ptych.	15
henricae Strob. Pom.	63	humile Mlldff. Lag.	11
hensanense Gredl. Ptych.	15	humilis Blfd. Alyc.	49
herzabadensis G. Aust. Dipl.	57	humilis Jacq. Pupinella	40
herklotsi Mrts. Cycloph.	22	humillimum Gredl. Ptych.	15
herzi Bttg. Cyclot.	29	humphreyanus Pfr. Colob.	96
herziana Mlldff. Dipl.	57	hunana Gredl. Platyrh.	27
hespericum Morel. Crasped.	63	hunanensis Mlldff. Plat.-hunana	27
Heteropoma	74	hungerfordi G. Aust. Opisth.	30
heydenianus Cless. Pom.-septem- spirale var.	64	Hungerfordia	55
heynemanni Pfr. Colob.	96	hungerfordiana Mlldff. Plat - lowi	27
hidalgoi Crosse Pom.	64	hungerfordiana Nev. Acmeila	73
hidalgoi Q. et Mlldff. Palaina	52	hungerfordiana Nev. Dipl.	60
hieroglyphicula Fér. Omphal.	69	hungerfordiana Nev. Pupina	42
Hijabia G. Aust.-Aferulus	23	hungerfordianum Mlldff. Lag.	13
hildebrandti Mrts. Cycloph.	24	hungerfordianus Nev. Alyc.	47
hildebrandti Mrts. Tropicid.	82	huttoni Pfr. Dipl.	57
hilliana Ad. Geomel.	2	hyacinthinum Ad.-Colob. bank- sianus var.	96
hillianum Ad. Choan.	85	hyalina Theob. et Stol. Acmeila	73
himalayae Bens. Pseudopom.	38	Hyalopsis	105
hinduorum Blfd. Otopoma	78	hydii Weinkl. Colob.	96
hirci Stoss. Pom.-scalarinus v.	64	hyperborealis Heude Opisthop. - borealis	30
hirsuta Mlldff. Scabrina	16	hyptiostoma Q. et Mlldff. Pupina	42
hirsutum Bedd. Mychopoma	32	hyrcana Mrts. Ericia	84
hispanicus St. Sim. Pom. - hidalgoi var.	64	hystrix Wright Choan.	87
hispidula Blfd. Scabrina	16	ibyatensis Pfr. Cycloph.	22
hispidum Liard. Lagoch.	14	icterica Sow. Tropicid.	82
hispidum Pears. Spirac.	26	idolum Fér. Megal.-auriculatum	36
histrion Pfr.-Colob. jayanus	96	ignescens Pfr. Lept.	7
hjalmarsoni Pfr. Chondr.	92	igneum Rve. Chondr.	92
hjalmarsoni Pfr. Megal.	37	ignilabris Ad. Adams.	89
hochstetteri Mrts. Al. (ex parte)		illota Gld. Platyrh.	103
-dohrni	45	illustris Mab. Pupina	42
hochstetteri Pfr. Alycaeus	46	illustris Poey Cistula	90
ochstetteri Pfr. Realia	68	imbricifera Bens. Pupina	42

immaculatum Chemn. Lept.	9	isabanus Fagot Pom.-martorelli	64
immersum Gdl. Cten.	88	isabella Pfr. Tropicid.	82
imporforatum Nev. Cyath.	32	ischuraulaxum Fagot - Erica	
inca Orb. Neocyclotus	33	sulcata Drap.	84
incisa H. et J. Gonat.	75	isipingoënsis Stur. (Cyclot.) -	
incomptus Sow. Neocycl.	33	Aferulus	102
incrassatum Wright Chondr.	92	isoicus Fagot Pom.-martorelli	64
incolta Poey Cistula	90	isseli G. Aust. Dipl.	59
indicus Desh. Cycloph.	19	isseli Stef. Pomatias	107
indicus Phil. Cycloph. - oculus		isseliana Tapp. Can. AcmeUa	74
capri	19	isselianus Bgt. Pom.-striolatus v.	65
indicus Sow. Cycloph.-ceylanicus	17	itieri Guér. Aulop.	25
inermis Gredl. Dipl.	60	jacquinoti Pfr. Lept.	7
inflatala O. Semp. Dipl.	59	jagori Mrts. Alycaeus	46
inflatus G. Aust. Alyc.	47	jaintiaca G. Aust. Dipl.	57
inflatus Mff. Alyc.-moellendorffi	47	jaintiacus G. Aust. Alyc.	49
inflatus Mouss. Neocycl.	33	jamaicensis Chemn. Neocycl.	34
ingens Mouss. Ômph.	71	jamaicensis Pfr. Geom.	2
ingenua Bttg. Ditr.	99	Jamaica	84
inglisiana Stol. Scabr.	16	Japonia	13
ingrami Blfd. Alycaeus	47	japonica A. Ad. Blanfordia	6
inornata Chitty Geomel.	2	japonica Kob. Pupinella-rufa	40
inornatum Sm. Lag.	11	japonica Mrts. Pupina	42
inornatus Recl. - Amphicycl.		japonicus Mrts. Alycaeus	47
beauianus	35	japvoënsis G. Aust. Dipl.	58
insigne Sow. Lept.	10	jatingana G. Aust. Dipl.	57
insignis G. Aust. Paxillus	62	javana Mlldff. Dipl.	61
insignis Theob. Pteroc.	25	javanus Pfr. Opist.-corniculum	30
insubricus Pini Pomatias	64	jayanus Ad. Colob.	96
insularis Crosse AcmeUa	74	jeannereti Pfr. Cten.	88
insularis Pfr. Tropicidophora	82	jerdoni Bens. Cycloph.	17
integrum Pfr. Chondr.	92	Jerdonia	32
intercedens Kob. Cycloph. -		jiguanense Pfr. Choan.	85
woodianus var.	20	jimenoi Arango Cist.	90
intermedia Ad. Adams.	89	johnsoni Sm. Tropicid.	82
intermedium Mrts. Lept.	7	jourdyi Morl. Cycloph.	19
intermedius Pini Pom.-septem-		josephi Mlldff. Pupina	42
spiralis var. agardhi	64	jousseaumi Morg. Alyc	47
intermedius Mrts. Cycloph.	24	jousseaumi Morg. Rhiost.	27
interrupta Reinh. Tud.-ambigua	94	jucundum Pfr. Lag.	11
interruptum Gld. Cist.-catenata	89	jucundum Sm. Opisthost.	54
interruptum Lam. Choan.	85	judelliana Mlldff. Pupina	42
interstitialis Gdl. Cist.	90	jugosus Ad. Neocycl.	34
inutilis Chitty Neocycl.	34	julieni Pfr. Chondr.	92
involutus MüU. Cycloph.	17	junghuhni Mrts. Pupina	45
iris G. Aust. Opisthop.	31	juvenile Gredl. Ptych.	16
irradians Shuttl. Chondr.	92	kapayanensis Morg. Alyc.	42
irregularis Mlldff. Dipl.	61	keppeli G. Aust. Lag.	11
irregularis Pfr. Neocycl.	33	keradreni Vign. Pupina	41
irrorata Gloyne Adams.	89	khasiacus G. Aust. Alyc.	49
irroratus Sow. Cycl.-punctatus	23	khasiensis Nev. Cycl.-siamensis	21

khunhoënsis G. Aust. Dipl.	58	largillierti Pfr. Cistula	90
kieneri Pfr. Tropicid.	79	latasteanus Let. Pom.-perseianus	65
kinabaluense Sm. Cycloph.	21	latecostata Kob. Plat.	27
kingiana Blfd. Nicida	50	latecostatus Mlldff. Alyc.	47
kisslingiannm Weinl. Chondr.	92	latelimbatum Pfr. Lept.	7
klecaki Braun Pom.	66	lateplicata Mlldff. Plat.	27
klobulówszii Morl. Lag.	11	laticosta Q. et Mlldff. Omph.	70
kobelti Maltz. Choan.	86	latilabre Bedd. Cyath.	32
kobeltiana Mlldff. Dioryx	45	latilabre Mrts. Lept.	7
kochiana Mlldff. Dipl.	61	latilabre Orb. Chondr.	92
kolamullyense Blfd. Cyath.	32	latilabre Pfr.-Cistula platychila	90
kraussiana Pfr. Tropicid.	82	latilabris Q. et Mlldff. Omph.	70
kubaryi Mlldff. Cycloph.	24	latilabris O. Semp. Dipl.	57
kükenthali Kob. Rhaph.	38	latilabrum Sm. Pteroc.	25
kuesteri Pfr. Cistula	90	latistrigus Mrts. Opisth.	31
kurzianus Theob. et Stol. Alyc.	49	latius Weinl. Choan.	86
labeo Müll. Licina	84	latum Gdl. Chondr.	92
labiosa Blfd. Dipl.	57	laurentianus Mlldff. Pax.	62
labiosa Mrts. Dipl. - collarifera		laxatus Sow. Neocyel.	33
Schm. et Btfg.	60	layardi H. Ad. Theob.	17
labiosa Souv. Taheitia	5	layardi Gray Cataulus	39
labiosus Pfr. Cycloph.	17	layardiana Garr. Omph.	70
labrosus West. Pom.-martorelli	64	leai Tryon Cycloph.	23
llabuanensis Pfr. (Pter.)-Cyclotus	30	lederi Bttg. Pom.	64
laceratum Weinl. Choan.	86	leferi Morel. Copt.	38
lachneri Pfr. Choan.	86	leonensis Morel. Cycloph.	24
laciniata Heude Scabrina	16	Leonia	84
laeta Mlldff. Adel.	75	leoninum Pfr. Megal.	37
laetum Gut. Chondr.	92	leporinum Blfd. Lag.	11
laeve Ad. et Rve. Lept.-mena-		Leptopoma	6
dense	91	Leptopomatoides	14, 99
laeve Rve. Lept.-immaculatum	9	leptomita Sykes Cyath	104
laevigata Q. et Mlldff. Omph.	73	leptospira Mlldff. Dipl.	57
laevigata Risso Trunc.-truncata	5	leroyi Bgt.-Tropicid. letourneuxi	79
laevigata W. et B. Eriacia	84	letourneuxi Ancey Tropicid.	79
laevis Baird. Omph.-parva	72	letourneuxi Bgt. Acme	2
laevis Pse. Omph.	71	letourneuxi Bgt. Pom.	65
laevis Wood (Turbo)? - Lept.		Leucarinia	51
immaculatum	9	leucochilus Ad. et Rve. Gat.	
Lagochilus	10	aureus	39
lallemani Bgt. Acme	2	Leucoptychia	8
lamarckii Pet.-Tropicid. orbella	80	leucorhapse Mrts. Lept.	9
lamellata O. Semp. Diplom.	59	leucostoma Montr. Pupinella -	
lamellicosta Q. et Mlldff. Taheitia	5	mouliniana Fisch. et Bern.	40
lamellosus Ad. Colob.	96	leucostomus Pfr. Cycloph.	19
landesi Morl. Lag.	11	levis Pfr. Adel.	75
laomontanum Pfr. Lag.	11	leytensis Mlldff. Cyclot.	28
laotica Mlldff. Scabrina	16	leytensis Mlldff. Dipl.	61
lapillus G. Aust. Dipl.	59	liberata Mouss. Gonat.	76
lapurdensis Fagot Pom. - fagoti		liburnicus Hirc. Pom.-gracilis v.	66
var. partioti	65	Licina	84

henardi Morel. Tropicid.	79	lombockensis Sm. Dipl.	57
henense Gredl. Ptych.	15	longicolle Pfr.-Adams. pearma- naeana	89
ligata Müll. Tropicid.	82	longipilum Bttg. Lag.-grandi- pilum	11
Ligatella	81	longipilum Mlldff. Lag.	13
ligatula Grat. Tropicid.	108	longipilus Mrts. Cyclotus	28
lignarium Pfr. Lag.	14	longituba Kob. Pupina	43
liputianus Morel. Cycloph.	24	longituba Mrts. Alycaeus	49
lima Ad. Choan.	86	longula Mouss. Omph.	71
limbiferum Blfd. Mych.-Lagoch.	11	lorraini Pfr. Rhaph.	38
limbiferum Mke.-Cist. catenata	89	louisadensis Sm. Pupinella - angasi	39
limitanea G. Aust. Pupina	42	loweanum Pfr. Chondr.	93
lincina Born Licina	85	lowei Shuttl. Trunc.	4
lincina L. Choan.	86	lowei Sow. Coptoch.-anostoma	38
lincinellum Lam. Choan.	86	lowi Morg. (Aulop.)-Platyrhaphé	27
lindenianum Weinkl. Chondr.	92	lowi Morg. Cycloph.-aurantiacus	21
lindstedti Pfr. Cyclot.	29	lowi Morg. Pupina	42
lineata Drap. Acme	2	lowi Pfr. Leptopoma	7
lineata Pfr. Tropicid.	82	lowianus Pfr. (Pter.)-Cyclotus	30
lineatus Gray-Neocycl. jamai- censis var.	34	loxostomus Pfr. Theob.	17
lineolata Lam. Cistula	90	lubrica Sow. Callia	45
lineolatum Ant.-Chond. dentatum	92	lucidum Lowe Crasped.	63
linguifera Q. et Mlldff. Helicom.	50	lugubris Pfr. Cistula	90
linguiferus Sow. Cycloph. vali- dus var.	20	lunensis Stef. Pom.-striolatus v.	65
lingulatus Sow. Cycloph.	19	lunula Bens. Alycaeus	46
linita G. Aust. Platyrh.	27	lunulatum Mörch-Chondr. den- tatum	92
linterae Sow. Opisthost.	54	lurida Gdl. Tudora	95
lirata Gld. Palaina	53	luridus Pfr. Cycloph.	19
lirata Pfr. Tropicid.	79	lutea Bedd. Dipl.	59
lirata Poey Blandiella	3	luteola Brancs. Pupinella	40
lirata Poey Trunc.-Blandiella	4, 98	luteostomum Sow. Lept.	7
liratula Mrts. Adel.	75	lutescens Pfr. Amphicycl.	35
liratulum Mlldff. Lag.	11	lutetiana Bgt. Eriçia	84
liratus Drouët Amphicycl.	35	luteum Less. Lept.	6
liricincta Blfd. Nicida	50	luteum Quoy-Lept. vitreum	7
listeri Gray Tropicid.	82	luzonica Mlldff. Hargr.	43
Lithidion	77	luzonicus Sow. Cycloph. - woo- dianus	20
lithidion Sow. Lithidion	77	lyonnetianum Lowe Crasped.	63
Litostylus	17	lyratus Gld. (Pax.)-Pal. lirata	53
litterata Morel. Mascaria	74	mabillianus St. Sim. Pom. - martorelli var.	64
littorinula Cr. Omph.	70	macareae Pet. Tropicid.	79
litturatum Pfr. Chondr.	93	Macaropoma	68
liuanum Gredl. Ptych.	15	macei Bgt. Pom.-patulus	67
lividum Reeve-Cist. bilabiata	89	macgillivrayi Pfr. Gonat.	75
liwaënsis Aldr. Dipl.	57	macgillivrayi Pfr. Palaina	52
lobifera Mrts. Pupina	43	macgregori Sm. Pupinella	40
locardi Mab. (Dasyth.)-Scabrina	16		
loheri Mlldff. Pupinella	40		
loloënsis Heude Cycloph.	22		
lombockensis Sm. Cyclot.	103		

macgregoriae Hedl. (Ot.)-Adel.	75	mariei Morl. Lagochilus	13
mackinlayi Gdl. Cistula	90	marinum Rve. - Chondr. emi-	
macleayi Cox Hedleya	41	lianum	92
macrocheilus West. Pom. - ter-		maritima Ad. Tudora	95
gestinus var.	67	maritima Montr. Omph.	71
macromphalum Mlldf. Lag.	11	marmoratus Pfr. Cyclot.-amboi-	
Macropalaina	53	nensis	28
macrostoma Bedd. Opisthost.	54	marmorosum G. Aust. Lith.	77
macrostoma Mouss. Diancta	55	marquetianus St. Simon Pom.	
mactum Poey-Choan. majuscul.	86	-nouleti var. arriensis	65
maculatum Drap.-Pom. septem-		martensi H. Ad. Palaina	52
spiralis	64	martensi Maltz. (Cyclot.)-Choan.	87
maculatum Lea-Lept. immaculat.	9	martensiana Tapp. Can. Bellard.	40
maculosum Soul. Lept.-imma-		martensianus Mlldff. Cycloph.	22
culatum Chemn.	9	martensianus Mlldff. Pom. -	
maculosus Sow. Theob.	17	gracilis var.	66
madagascariensis Gray Trop.	80	martinezi Hid. Buckleyia	36
magilensis Crav. Cycloph.	24	martinicensis Shuttl. Neocycl.	33
magna Ad. Geomel.	2	martorelli Serv. Pomatias	64
magnificum Sallé Chondr.	93	masbatika Q. et Mlldff. Dipl.	57
magnus G. Aust. Alycaeus	46	Mascaria Angas	74
magnus G. Aust. Pter.	25	massenae Less. Lept.	10
mahogani Gld.-Chondr. pictum	93	massiei Morl. Cycloph.	19
major Morel. Omph.	70	massiei Morl. Spirac.	26
majusculum Morel. Choan.	86	mathildae Dohrn Lept.	9
malabaricum Blfd. Cyath.	32	maubanense Kob. Lept.	9
malayanus Bens. Cycloph.	21	maupitiensis Garr. Omph. -	
maleri Cr. et Fisch. Amphicycl.	35	tahitensis var.	73
malleata Pfr. Omph.	70	mauretunica Pallary Ercia.	108
malleatum Blfd. Lag.	11	mauritiana H. Ad. Tropicid.	80
maltzani West. Pom.-sardous	65	media Ad. Geomel.	2
mammillaris Lam. Leonia	84	mediastinum Heude Ptych.	15
mammillata Q. et Mlldff. Platyrrh.	27	megacheilus Sow. - Tropicid.	
manchurica A. Ad. Cecina	6	sowerbyi	80
manhanense Kob. Lept. - mau-		megachila Pot. et Mich. Tud.	95
banense	9	Megalacme	97
mani Poey Megal.	37	Megalomastoma	36
manicata Cr. et Fisch. Tropicid.	81	Megalomastoma sp. sp. asiat. -	
manopleuris Q. et Mlldff. Arinia	51	Coptochilus	38
manus Bens. Pter. err. typ.-		megaloptyx Mlldff. Dipl.	61
nanus	26	melanostomum Pfr. Lept.	7
marangense Aldr. Lag.	99	melitensis Sow. Ercia	84
maresi Bgt. Pom.-atlanticus var.	66	mellilla G. Aust. Acmella	73
margarita Pfr. Cyclom.	74	menadense Pfr. Lept.	9
margarita Theob. Alycaeus	46	mendicans Mab. Lag.	13
marginalbum Gdl. Chondr.	93	menkeanus Phil. Cycloph.	17
marginata Kstr. Trunc.	4	menkeanus Rve. Cycloph. -	
marginatus Pfr. Cat.	39	ceylanicus	17
mariae Jouss. Cyath.	104	meridionale Mlldff. Pterop.	75
mariannarum Q. et Mlldff. Trunc.	4	meridionalis Pfr. Pupina	42
mariei Cr. Palaina	53	Mesostoma Heude-Pupina	42

metableta Cr. et Fisch. Trop.	81	modesta Q. et Mlldff.	52
Metadiancta	58	modestum Ad.-Cten. wilkinsoni	
metcalfei Jss. Lag.	11	var.	88
mexicanum Mke. Cyrt.	36	moebii Mrts. Omph.	70
michaudi Grat. Tropicid.	80	moellendorffi Bttg. Ditr.	100
michau Cr. et Fisch. Lag.	13	moellendorffi Gredl. Scabrina	16
Micraulax	14	moellendorffi Kob. Alyc.	47
microchasma Pfr. Tropicid.	82	moellendorffi Schm. et Bttg.	
microchilus Cr. Cyclot.	29	Cycloph.	101
microconus Mlldff. Alyc.	47	moellendorffi Serv. Pom.-gracilis	
microconus Q. et Mlldff. Heter.	75	var.	66
microdiscus Mlldff. Alyc.	47	moestum Shuttl. Chondr.	93
micropleuris Mlldff. Dipl.	61	molleri Nobre Cycloph.	24
microscopica Morel. Scabrina	16	moluccensis Kob. Pteroc.	26
microspira Pini Acme	1	moluensis Sm. Paxillus	62
microstoma Kob. Porocallia	44	monachus Morel. Cycloph.-anna-	
microstoma Mlldff. Dipl.	61	miticus	17
miliun Bens. Acmella	73	monadica Heude Dioryx	45
minahassae Kob. Arinia	51	monileata Morel. Tropicid.	80
mindaënsis Bock (Pter.)-Cyclotus	30	monizianum Lowe Crasped.	63
mindanavica Q. et Mlldff. Dipl.	61	monstrosa Ad. Adams.	89
mindorensis Ad. et Rve. Pupinella	40	montagui Lowe Truncat.	4
mindoricus Q. et Mlldff. Cyclot.	103	montagui Thorpe Truncat. -	
minima Bedd. Dipl.	57	truncata	5
minimum Gdl. Crocid.	36	montana Pfr. Cyclotopsis	76
minimus Gdl. Neocycl.-Crocidop.	33	montanus Issel Pom. - gual-	
minium Gdl. Choan.	86	finensis	66
minor A. Ad. Dipl.	57	montanus Nev. Alyc.	47
minor Ad. Geomel.	3	monterosati Bgt. Pom.-alleryanus	65
minor Hedl. Bellard.	40	montezumi Higg. Buckl. - mar-	
minor Sm. Cyclotus	30	tinezi	36
minor Sm. Pupinella	40	monticola Bgt. Pom.-letourneuxi	65
minor Sow. Arinia	51	montrouzieri Cr. Palaina	52
minuta H. Ad. Palaina	53	montrouzieri Sow. Ostodes	24
minuta H. Ad. Platyrrh.	27	montserraticus Fagot Pom. -	
minutior Mlldff. Arinia	51	martorelli	64
minutissima Mlldff. Arinia	51	mordax Ad. Cistula	90
miokoana Mouss. Pupina	41	moreleti Desh. Omph.	70
mira Mlldff. Ditropis	15	moreleti Kob. Tropicid.	82
mirabile Sm. Opisthost.	54	moreletiana Petit Tudora	95
mirabile Sow.-Adams. miranda		moreletiana Nev. Acmella	73
Ad.	89	moreletianum Cr. Choan.	86
mirabilis Aust. et Nev. Dipl.	57	moribunda Ad. Adams.	89
mirabilis Mlldff. Palaina	52	moricanidi Pfr. Amphicycl.	35
mirabilis Wood. Adams.	89	morongensis Mlldff. Palaina	52
miranda Ad. Adams.	89	morrisonia H. Ad. Pupinella -	
miser A. Ad. Rhaph.	38	swinhoei var.	40
mite Pfr. Choan.	86	mouhoti Pfr. Alycaeus	46
mitis Hinds Pupina	41	mouhoti Pfr. Hyboeystis	105
mitra Weinkl. Cistula	90	mouhoti Pfr. Lept.	9
modesta Ad. Trunc.	4	mouhoti Pfr. Pupina	42

Moulinsia	44	navassense Tryon Chondr.	93
moulinsiana Fisch. et Bern.		navigatorum Pfr. Omph.	70
Pupinella	40	nebulosa Pse. Omph.	70
moulinsii Grat. Tropicid.	82	neglectum Gdl. Chondr.	93
moussoni Bttg. Acme	2	neglectus Heude Alyc.	48
moussoni Mrts. Lept.	9	nengloënsis G. Aust. Dipl.	59
moussoni Pse. Omph.	71	Neocyclotus	33
moussoni O. Semp. Palaina	52	neritoides Lowe Crasp.	63
Moussonia	62	nevilli Bgt. Pom.-patulus var.	67
moussoniana Ad. Jam.	84	nevilli Cr. Dipl.	61
moutoni Dup. Acme	2	nevilli Morel. Mych.	32
muciferus Heude Alyc.	47	nevilli Sykes Cataulus	39
mucronata Q. et Mlldff. Quadr.	76	newcombi Cr. Choan.	86
mucronata Sow. Platyrrh.	27	newcombianum Ad. Chondr.	93
mucronatum Mlldff. Lag.	13	newtoni Shuttl. Chondr.	93
multifasciata Grat. Tropicid.	80	ngankingensis Heude Cycloph.	22
multilabre Lam.-Lept.-massenae	10	niahensis G. Aust. Cycloph.	19
multilabre Quoy Lept.-? venus-		niahensis G. Aust. Dipl.	61
tulum	10	niahensis G. Aust. Pteroc.	26
multilineata Jay Tropicid.	82	Nicida	50
multilirata Pfr. Omph.	70	nicobarica G. Aust. Dipl.	57
multirugosus G. Aust. Alyc.	49	nicobarica Pfr. Pupina	42
multisulcatum Pot. et Mich. -		nicobaricus Behn Cycloph.	23
Ericia sulcata var.	84	nietneri Nev. Cataulus	39
mundyanum G. Aust. Lag.	11	nigriculum Gdl. Cten.	88
municipensis G. Aust. Dipl.	57	nigrilabrum Tapp. Can. Lept.	7
muspratti G. Aust. Alyc.	46	nigrofasciatus Mill. Amphicycl.	35
mutatum Ad.-Adams. variabilis	89	nigrotaeniata Bttg. Tropicid.	80
mutica Ad. Tudora	95	nilagiricus Bens. Cyclophi.	17
mutica Semp. Omph.	70	nilgirica Blfd. Nicida	50
Mychopoma	32	nilgircum Blfd. Opisthost.	54
myersi Haines Hyboc.	105	nipponensis Mlldff. Dipl.	61
Myxostoma	16	nipponensis Reinh. Alyc.	48
Myxostoma Heude-Ptych.	15	nitens Rve.-Tud. augustae	95
nagaëse G. Aust. Spirac.	102	nitidula Blfd. Nicida	50
nagaënsis G. Aust. Alyc.	47	nitidum Bedd. Cyath.	32
nagaënsis G. Aust. Cycloph.	17	nitidum Sow. Lept.-vitreum	7
nana Blfd. Dipl.	57	nitidus Blfd. Alycaeus	48
nankingensis Heude Cycloph.-		niveum Pet. Lithidion	77
martensianus var.	22	nobilis Pfr. Tudora	95
nanus Bens. Pteroc.	26	nobilitatum Gdl. Cten.	88
nanus Mlldff. Alycaeus	47	nodifera Mlldff. Dipl.	57
nanus West. Poinatias	66	nodiferum Arango Cten.	88
nasuta Sm. Pupina	42	nodosus Chitty Neocycl.	34
natalensis Pfr. (Cyclot.)-Aferul.	102	nodulatum Poey Cten.	88
Natalia G. Aust.-Aferulus	102	nodulosum Ad. Choan.-granosum	85
natalicium G. Aust.-Cyath.	32	nodulosum Jay-Chondr. crenu-	
naticoides Reel. Otopoma	78	lulum	91
natunense Sm. Lag.	11	noguerae Fagot Pom.-martorelli	
natunense Sm. Lept.	9	var.	64
natunensis Sm. Cyclot.	28	notabilis Sm. Tropicid.	81

notatior Chitty-Neocycl. corrugatus var.	104	orbignyi Ancey Amphic.	35
notatus G. Aust. Alycaeus	49	orbignyi Pfr. Megal.	37
notatus Chitty-Neocycl. corrugatus var.	34, 104	oribates West. Pom.-tesselatus v.	67
nouleti Drap. Pomatias	64	orites Nev. Theob.	17
novae-hiberniae Q. et G. Adel.	75	ornata Bttg. Omph.	13
novae-spei Chitty Neocycl.	34	ornata G. Aust. Cyclotopsis	76
novoguinenensis Sm. Palaina	52	orophilus Bens. Leptopomatoides	14
novoguinenensis Tap. Can. Cyclot.	28	Orthalycaeus	45
novus-saltus Chitty Neocycl.	34	orthostylus Mlldff. Cycloph.	100
nubigena Mlldff. Palaina	52	ortix Val.-Tropid. pulchra	80
nunezii Grat. Moul.-grandis	44	osberti Tristr. Cistula	90
obesum Mke. Chondr.	93	Ostodes	24
obesus Mrts. Cyclot. - subflam- mulatus	28	otiphorus Bens. Alycaeus	46
obligatus Gld. Ostodes	102	Otopoma	77
obliqua Sm. Moulinsia	44	otostoma Bttg. Opisthost.	54
oblonga Pfr. Omph.	72	ottonis Dohrn Pupina	43
obscura Morel. Trunc.	4	ottonis Pfr. Chondr.	93
obscurum Gray-Adams. grayana	88	ottonis Tristr. Cist.-radiosa	90
obscurus Drap. Pom.	65	ovalis Hedl. Pupina	43
obsoleta Lam. Tropid.	80	ovata Mouss. Omph.-moussoni	71
obtusum Pfr. Otopoma	78	oꝝata Pse. Acme	74
occidentale Pfr. Choan.	86	ovatula Mlldff. Palaina	52
occidentalis Guppy Palaina	53	ovatum Bedd. Cyath.	32
occlusa Mörch Tropid.	80	ovatum Pfr.-Tud. pupoides	95
oceanica H. et J. Omph.	72	ovulum Mlldff. Arinia	51
ochracea Melv. et Pby. Tropid.	107	oxytremum Gdl. Chondr.	93
ochraceus G. Aust. Alyc.	49	pachitaënsis G. Aust. Alyc.	49
ochroleuca Paetel Omph.-och- rostoma	70	pachychilus Bens. Dipl.	57
ochrostoma Pse. Omph.	70	pachysiphon Theob. et Stol. Rhaph	38
ochthogyra Q. et Mlldff. Omph.	70	pachytropis Mlldff. Lag.	11
oculuscapri Wood Cycloph.	19	pacifica Pse. Trunc.	4
oedogyra Palad. Acme	1	paladilhianus St. Sim. Pom. - turriculatus	65
oligogyra Mlldff. Dipl.	61	Palaina	51
oligopleuris Blfd. Dipl.	57	palatalis Mlldff. Dipl.	61
oligopleuris Mlldff. Alyc.	48	palawanense Sm. (Lept.)-Cycloph.	19
olivaceus Bgt. Cycloph.	24	palawanicus Sm. Cyclotus	30
olivieri Sow. Ericia	84	pallens Heude Cycloph. - mar- tensianus var.	22
Omphalotropis	68	pallens Mlldff. Pupina	43
omphalotropis Mlldff. Lag.	11	pallesens Ad. Neocycl.	34
oostoma Mlldff. Dipl.	61	pallida Mlldff. Arinia	51
oostoma West. Pom.-elegans v.	63	pallida Pfr. Cistula	90
opalinus Mouss. Cyclot. - dis- coideus	28	pallida Ptr. Tahaitia	5
ophis Hanl. Cycloph.	21	pallidum Hutt. Lag.	14
Opisthoporus	30	panayense Sow. Lept.	10
Opisthostoma	54	pannosum Hutt. Lag.	14
orbella Lam. Tropid.	80	papilio Pfr. (Cycloph.)-Ptychop.	15
		papillaris Mrts. Ditropis	15
		papua Quoy Cyclot.-hebraicus	28

papuana Sm. Dipl.-smithi	62	peguënsis Bens. Pupina	43
papuana Sm. (Ditropopsis)	-	peguënsis Theob. Pseudopom.	38
Ditropis	100	penangensis Stol. Opisthop.	31
papuana Sm. Pupina	43	pentagonus Heude Alyc.	49
papuana Tapp. Can. Dipl.	62	pelewensis Bedd. Hungerfordia	55
papuanum Dohrn Lept.	7	pellicosta Mlldff. Lag.	13
papuanum Sm. Lag.	98	pellucida Dohrn Trunc.	4
papuensis Sm. Acmeella	74	pellucida Sow. Moulinsia	44
papyracea Ad. Tudora	95	pellucidum Grat. Lept.-vitreum	7
Paradiancta	55	pellucidum Pfr., Kob. Lept. - concinnum	7
paradoxa Cr. Dipl. - Palaina		peracense Aust. et Nev. Opisthost.	54
martensi	52	perakensis Cr. Alyc.	46
paradoxum Pfr. Lith.-soule- yeticum	77	perakensis Sm. Rhaph.	38
parapsis Bens. Theob.	17	percrassa Wright Licina	85
Paratropis	73	perdistinctum Gdl. Crocid.	36
parilis Rve. Pteroc.-Ptych. papilio	15	perdix Brod. et Sow. Cycloph.	21
parma Bens. Theob.	17	perdix West. Pom.-sardous	65
partioti St. Sim. Pom.-fagoti v.	65	peréxigua Q. et Mlldff. Moulinsia	44
parva Chitty Geomel.	3	perezi Hid. Neocycl.	33
parva Mouss. Omph.	72	perforata Mouss. Omph.	70
parvispirum Pfr.-Tropid. zangue- barica	83	perlatum Gdl. Chondr.	93
parvula G. Aust. Dipl.	57	pernobilis Gdl. Chondr.-auran- tiacus var.	21
parvula Mrts. Platyrh.	27	perobliqua Q. et Mlldff. Moulinsia	44
parvula Morel. Acmeella	74	perpallidus Ad. Neocycl.	34
parvulus Mlldff. Alycaeus	48	perplexum Sow. Lept.	9
parvum Pse. Diadema	76	perplicatum Gdl. Chondr.	86
parvum Sow. Lag.	11	perpusilla Mlldff. Dipl.	61
parvus Pears. Pteroc.	26	perpusilla Reinh. Acme	1
patens Blfd. Cycloph.	19	perrieri Morl. Pteroc.	36
patera Pfr. Scabrina	16	perroquini Cr. Palaina	54
patula O. Semp. Palaina	52	perseianus Kob. Pom.	65
patulus Drap. Pom.	66	perspectiva Sow. Trop.	80
pauleius Let. Pom.-auritus var.	68	perspectivum Gdl. Cten.	88
paulucciae Cr. et Fisch. Trepid.	80	pertusus Morel. Opisthop.	31
paulucciae Cr. et Nev. Opisthost.	54	petitionum Pfr. Chondr.	93
pauluccians Caroti Pom.	106	petrarum Rang-Tud. maritima	95
pauperata Ad. Geomel.	3	petricosum Morel. - Chondr. ottonis	93
pauperata Ad. Tudora	95	petterdi Cr. Pupinella	40
pauperculum Sow. Coptoch.	38	pfeifferi Ad. Pupina-adamsi	41
paviei Morl. Cycloph.	22	pfeifferi Cr. Omph.	70
paviei Morl. Pupina	43	pfeifferi Dohrn Lept.	9
Paxillus	62	pfeifferi Dohrn Pupina	41
paxillus Gredl. Dipl.	61	pfeifferi Gray Cyclot. -subdisc- oidea Sow.	77
pazi Cr. Neocycl.	33	pfeifferi Issel Rhaph.	38
pealianus Nev. Cycloph.	21	pfeifferi Kob. Lag.	12
pearmanaeana Chitty Adams.	89	pfeifferi Mrts. Trunc.	4
pearsoni Bens. Cycloph.	19	pfeifferi Rve. Cycloph.	21
pechaudi Bgt. Pom.-atlanticus v.	66		
pedronis Bedd. Nicida	50		

pfeifferianum Poey Chondr.	93	platytila Pfr. Cistula	90
phaenotopicus Bens. Theob.	17	platytilus Bedd. Palaina	52
phayrei Nev. Cycloph. - haugh-		Platyla	1
toni var.	21	Platyrhaphe	27
phayrei Theob. Jerd.-Lagoch.	98	plebeja Sow. Platyrhaphe	28
philippi Grat.-Tropid. haema-		plectochilus Bens. Alyc.	49
stoma var.	82	Plectocyclotus	34
philippianum Pfr. Otop.	78	Plectostoma	54
philippianus Gredl. Pom.	67	pleurophora Pfr. Cist.	90
philippinarum Pfr. Cycl.-sowerbyi	23	pleurophorus Bens. Pseudopom.	38
philippinense Mlldff. Heterop.	75	Pleuropoma Wag. - Holcop.	106
philippinica Mlldff. Hargr.	43	plicatulum Pfr. Chondr.	93
philippinica Q. et Mlldff. Diancta	55	plicatus Gld. Ostodes	24
phlegethon G. Aust. Cycloph.	21	plicilabris Mlldff. Alyc.	48
physetum Bgt.-Ericia elegans v.	84	plicosa Mrts. Plat.	28
physis Bens. Alyc.	48	plicosa Pfr. Omph.	70
picta Humph. (Cist.)-Col. humph-		plumbeus West. Pom.-henricae	
reysianus	96	var.	64
picta Q. et Mlldff. Omph.	70	poeciloneurum G. Aust. Cycloph.	17
pictum Pfr. Chondr.	93	poecilum Q. et Mlldff. Lept.	7
picturata H. Ad. Omph.	70	poecilus Pfr. Leptopomatoides	14
picturatus Pfr. Cycloph.	100	poeyanum Orb. Chondr.	93
pictus Trosch. Pteroc.-rupestris	26	poirieri Tapp. Can. Lag.	12
pileolus Q. et Mlldff. Lept.	9	polillanum Mlldff. Lept.	9
pileus Sow. Lept.	9	polita H. Ad. Hargvavesia	43
pilosa Q. et Mlldff. Omph.	72	polita Hartm. Acme	1
pilosum Mlldff. Lag.	13	polita Mlldff. Acmella	73
pilula Gld. Dioryx	45	polita Sw. Tropic.	82
pilula Q. et Mlldff. Helicom.	50	politus Blfd. Alycaeus	46
pimelodes Mlldff. Dipl.	57	politus Sow. Cyclotus	28
pineticola Cox Pupina	43	Pollicaria Gld.-Hyboc.	104
pinguis Mlldff. Adams.	89	polygonoma Blfd. Alyc.	49
pinianus Bgt. Pom.-patulus v.	67	polymorpha O. Semp. Dipl.	59
pinnulifera Bens. Scabrina	16	polynema Mörch. Lag.	12
pirajnoi Ben. Pom.-turriculatus		polynema Pfr. Cycloph.	18
var.	65	polypleuris Bens. Dipl.	57
pironae Poll. Acme	2	polytropis Q. et Mlldff. Lag.	12
pireanus Pfr. Cycloph.	17	polyzonata Sow. Tropic.	82
pisum Ad. Choan.	86	polyzonatum Mlldff. Lept.	9
plagiostoma Mlldff. Arinia	51	pomatiaeformis Mouss. Palaina	54
planchetianus Moric. Neocycl.		Pomatias	63
- inca var.	33	Pomatias sp. sp. asiat.-Pseudo-	
planicollis Mlldff. Dipl.	61	pom.	37
planilabris Pfr. Pupinella	40	ponderosus Pfr. Amphicycl.	36
planorbis Blfd. Ditropis	15	popayanus Lea Neocycl.	33
planorbulum Lam. Crossop.	16	Porocallia	44
planorbulus Heude Alycaeus	48	porphyriticus Bens. Cycloph.	21
planorbulus Sow. Cyclot.-varie-		porrecta Gld. Taheitia	5
gatus	30	porrecta Mlldff. Palaina	53
planospira Pfr. Tudora	95	porrectus Mlldff. Cyclotus	102
plateni Dohrn Cycloph.	100	porroi Strob. Pom.	67

portei Pfr. Lept.-latelimbatus	7	pullatus Bens. Pteroc.	26
portlandensis Chitty Neocycl.	34	pullula Bens. Dipl.	57
portoricensis Bttg. Neocycl.	34	pulneyana Blfd. Nicida	50
presasiana Gdl. Cistula	90	pulverulentum Wright Cten.	88
prestoni Sykes Cyath.	103	pulverulentus Phil.-Ost. plicatus	24
prestoni Sykes Nicida	50	pumila Tapp. Can. Adel.	75
pretiosus Chitty Neocycl.	34	pumilio Sm. Opisthost.	54
pretrei Orb. Choan.	86	punctatulus Heude Cycloph.	22
preussi Mrts. Cycloph.	24	punctatus Grat. Cycloph.	23
prietoi Hid. Cycloph.	19	puncticulatum Pfr. Chondr.	93
principes Dohrn Trunc.	4	punicum Tapp. Can. Lept.	7
principalis Pfr. Tropic.	80	punicus Let. Pom.-perseianus	65
problematica Mouss. (Pupa) -		pupa O. Semp. Palaina	53
Diplom.	62	pupaeformis Theob. Dipl.	57
procax Poey Cistula	90	pupiformis Sow. Tudora	95
procer Poey Megal.	37	Pupina	41
procera Ad. Geomel.	3	Pupinella	39
procerum Blfd. Cyath.	32	pupinella Heude Dipl.	61
Procyclotus	29	pupiniformis Sow. Pupinella	40
producta Pse. Omph.	72	Pupinopsis	40
prominulus Fér. Neocycl.	34	pupoides Morel. Tud.	95
prosectus Bens. Alycaeus	49	pupensis Blfd. Dipl.	57
prostoma Mlldff. Diplom.	57	Pupula	2, 97
proteus Beck-Tud. megachila	95	purus Fbs. Amphicycl.	36
protractus St. Sim. Pom.-philip-		pusilla Mrts. Palaina	53
pianus var.	67	pusilla Q. et Mlldff. Acmeella	73
proxima Ad. Tud.-fascia	95	pusilla Q. et Mlldff. Ditropis	15
pruinus Mrts. Cycloptus	30	pusilla Sow. Platyrrh.	28
pseudocumingi Nev. Pteroc.	26	pusillus G. Aust. Alyc.	46
Pseudocyclophorus	28	putre L. Choan.	86
Pseudocycloptus Thiele-Adel.	75	pygmaea Ad. Blandiella	3
Pseudopalaina	59	pygmaea Sow. Adel.	75
Pseudopomatias	37	pyra Heude Dipl.	61
psilomitus Pfr. Amphicycl.	36	pyramidalis Bens. Alyc.	46
ptero-cycloides Pfr. Opisthop.	31	pyramidata Ad. Geomel.	3
Pterocyclus	25	pyramidata Mlldff. Ditropis	15
ptero-cyclus Mlldff. Cycloph.	19	pyramidatum Mlldff. Heter.	75
Ptychopoma	15	pyramidatus Blfd. Cat.	39
ptychorhaphes Mrts. Platyrrh.	28	pyramis Kob. Lept.	9
pudicum Orb. Chondr.	93	pyramis Q. et Mlldff. Het.	75
puertoplatense Pfr. Choan.	86	pyramis O. Semp. Dipl.	59
pulchella Mlldff. Pupina	43	pyrostoma Mlldff. Cycloph.	23
pulchella Pfr. Trunc.	4	pyrostoma Sm. Cyclot.	30
pulchella Sow. Tropic.	80	pyrostoma Bens. Cycloph.	82
pulchellum G. Aust. Opisthost.	54	pyrotrema Bens. Cycloph.	18
pulchellum Q. et Mlldff. Lept.	7	pyrrhostoma Cox - Coxiella	
pulchellus Morel. Opisthop.	31	striatula	6
pulchra Gray Tropic.	80	quadrasi Cr. Opisth.	31
pulchrior Ad. Adams.	89	quadrasi Hid. Coptoch.	38
pulchrum Wood Choan.	86	quadrasi Hid. Cycloph.	19, 100
pulcarium Pfr. Lept.	7	quadrasi Mlldff. Alyc.	48

quadrasi Mlldff. Dipl.	61	regelspergeri Morg. Pterocyclus	26
quadrasi Mlldff. Ditropis	15	Registoma Gray. Pfr.-Moul.	44
quadrasi Mlldff. Helicom.	50	Registoma van Hasselt-Pupina	41
quadrasi Mlldff. Heterop.	75	regulare Pfr. Lept.	9
quadrasi Mlldff. Lag.	12	regularis Let. Pom.-auritus var.	
quadrasi Mlldff. Lept.	7	meridionalis Bttg.	68
quadrasi Mlldff. Moul.	44	reinhardi Mörch Alycaeus	46
quadrasi Mlldff. Omph.	70	reitteri Bttg. Acme	2
quadrasi Mlldff. Palaina	53	reitteri Bttg. Pom.-gracilis var.	66
quadrasi Mlldff. Pupinella	41	Renea	2
quadrasi Mlldff. Taheitia	5	requiescens Mab. Alyc.	46
quadrasi Mlldff. Trunc.	4	rete Weinl. Licina	85
Quadrasiella	76	reticulata Ad. et Rve. Tropicid.	107
quadrata Mouss. Palaina	53	reticulatum Mlldff. Lag.	12
quadricinctum Sm. Lag.	12	reticulatum Zgl.-Ericia sulcata	84
quadrifilosum Bens. Lag. - trili-		reticulatus Mrts. Cyclot.	102
raturum	12	reticulatus Mlldff. Alyc.	46
quaternata Lam. Tudora	95	retrorsus Ad. Colobostylus	96
quinquefasciata Ad. - Tudora		revinctum Poey Chondr.	03
columna	95	revocatum Gdl. Chondr.	93
quinqueliratum Mlldff. Lag.	12	Rhabdotacra	64
quitensis Pfr. Neocycl.	34	Rhaphaulus	38
quoyi Pfr. Trunc.-striata	97	Rhiostoma	27
rabongense Sm. Lag.	12	Rhytidorhapse	24
radiolata Mrts. Cyclotopsis	76	richthofeni Blfd. Alycaeus	49
radiosa Morel. Cist.	90	richthofeni Theob. et Stol. Dipl.	57
radula Pfr. Cist.	90	rigidula Morel. Cistula	90
rafflesii Sow. Cycloph. - oculus-		riisei Pfr. Cistula	90
capri	19	rimatus Bttg. Alycaeus	46
raiateensis Mouss. Omph. - pro-		ringens O. Semp. Dipl.	59
ducta var.	72	robusta Cox-Pupina	43
rangelinus Poey-Colob.	96	robusta Pse. Omph. - huahei-	
rangi Pot. et Mich. Omph.	70	nensis	70
raripilum Morel. Lag.	12	rochebruni Mab. Hyboc.-crossei	104
rathousianus Heude Alyc.	48	Rochebrunia Bgt.-Ligat.	81
raveni Cox Cistula	90	rodriguezensis Cr.-Tropicid. hae-	
ravidus Bens. Theob.	17	mastoma var.	82
rawsoni Pfr. Chondr.	93	roebeleni Mlldff. Alyc.	46
rayanus Bgt. Pom.-obscurus	65	roebeleni Mlldff. Dipl.	57
Realia	68	roemeri Pfr. Colob.	96
reclusa Guppy Blandiella	3	roepstorfi Mörch Lag.	12
recluziana Pfr. Gonat.	76	roepstorfiana Nev. Acme	73
recognitum Heude (Myx.)-Ptych.		roepstorfianum Nev. Lept.	9
chinense	15	rogeri Let. et Bgt. Pom. - per-	
reconditus Pini Pom.-porroi v.	67	serianus	65
recta Sm. Dipl.	57	rollei Maltz. Licina	85
rectus Gdl. Colob.	96	rollei Weinl. Colob.	96
recurvatus Pfr. Cataulus	39	Rolleia	87
redfieldianus Ad. Colob.	96	romblonense Hid. Lag.	12
reeveana Pfr. Licina	85	roridum Parr.-Tud. megachila	95
reevei Hid. Cycloph.	23	rosaliae Pfr. Choan.	87

rosea Gld. Omph.	71	salemensis Bedd. Ditropis	15
rosea Mouss. Omph.-layardiana	70	salleanum Mrts. Cyrtotoma	36
rosenbergi Da Costa Amphicycl.	103	salleanum Pfr. Chondr.	93
roseum Mlldff. Lept.	9	Salpingophorus	20
rosseliana Sm. Pupinella	40	saluënsis G. Aust. Dipl.	58
rostellatus Pfr. Opisthop.	31	samuiana Mlldff. Dipl.	61
rostrata Gld. Trunc.	4	sankeyi Bens. Clostophis	105
rostrata Pfr. Cistula	90	santacruzense Pfr. Chondr.	93
rotumãna Sm. Omph.	106	sarcodes Pfr. Tropic.	82
rotundatum Poey Cten.	88	sardous Maltz. Pom.	65
rubella Mlldff. Dipl.	58	saturnus Pfr. Cycloph.	21
rubella Pfr. Omph.	72	sauliae Sow. Cistula	90
rubens Q. et Gaim. Omph.	71	sauvallei Gdl. Choan.	86
ruber Chitty Neocycl.	34	saxicola Mlldff. Palaina	53
ruber G. Aust. Paxillus	62	saxorum Weinl. Colob.	96
rubicundum Morel. Chondr.	93	scaber Theob. Micraulax	14
rubicundus Mrts. Paxillus	62	scabra H. Ad. Tropic.	82
rubinus G. Aust. Alycaeus	46	scabriculum Sow. Choan.	86
rubra Gass. Acmeila	74	Scabrina	16
rude Rve.-Colob. hydii	96	scabrosa Humphr. Cistula	91
rudicosta Bofil Pom.-martorelli		scalare H. Ad. Lept.	8
Serv.	64	scalare Q. et Mlldff. Lag.	12
rudis Mrts. Omph.	71	scalaria Blfd. Dipl.	58
rudisplanusque Chitty Neocycl.	35	scalariformis Ad. Trunc. - cari-	
rufa Mlldff. Dipl.	61	baeensis Sow.	3
rufa Sow. Pupinella	40	scalariformis Pse. Omph.	72
rufescens Sow. Amph.	36	scalariformis Rve. Taheitia	5
rufilabris Beck Cist.	90	scalarina Cox Trunc.	4
rufilabris Dohrn Pupina	43	scalarina Mouss. Palaina	54
rufopictum Morel. Chondr.	93	scalarinus Adami Pom.-elongatus	56
rugatella Tapp. Can. Adel.	75	scalarinus Villa Pom.	64
rugatus Guppy Neocycl.	34	scalaris Heude (Ass.)-Acmeila	
rugelianum Shuttl. Cten.-hones-		stricta	74
tum	88	scalaris Mich. Trunc.	4
rugosa Lam. Tropic.	80	scalaris Pfr. Plat.	28
rugosum Browne-Lic. laqueo	84	scalaroidea Theob. Dipl.	58
rugosum Cless. Pom.-gracilis	66	scalaroides Mrts. Trunc.	5
rugulosum Pfr. Cten.	88	scalata Mouss. Tropic.	80
rugulosum Sow.-Cist. scabrosa	91	Scalatella	97
rupestris Bens. Pteroc.	26	scalatella Dohrn Arinia	51
rupicola Mlldff. Dipl.	58	Scalinella	72
rupis-fontis Chitty Neocycl.	35	schadenbergi Mlldff. Dipl.	58
rustica Mouss. Trunc.	4	scherzeri Zel. Omph.	72
rustica Pfr. Cyclotopsis-subdis-		schmackeri Mlldff. Dipl.	61
coidea Sow.	77	schmackeri Mlldff. Plat.	28
sabaudianus Bgt. Pom.-apricus	64	schmackeri Mlldff. Pteroc.	26
saccatus Pfr. Colob.	96	schmidtt Betta Pom.-scalarinus	
sadongensis Sm. Alycaeus	46	var.	64
sagebieni Poey Chondr.	93	schomburgianus Mlldff. Opisth.	31
sagittifera Ad. Cistula	90	schrammi Shuttl. Amphicycl.	36
sagra Orb.-Chondr. pictum	93	scissimargo Bens. Lag.	12

scitula Gld. Omph.	72	setchuanensis Heude Dioryx	45
scobina Gdl. Chondr.	93	setchuanensis Heude Dipl.	61
scripturatum Weinkl. Chondr.	93	seticinatum Bedd. Mych.	32
serobiculata Mouss. Léonia	84	setosus Mlldff. Opist.	31
sculptilis Bens. Alycaeus	48	sexfilare Heude Lag.	13
sculptilis Mlldff. Dipl.	61	seychellarum Pfr. (Lept.)-Tropid.	
sculptum Gdl. Cten.	88	pulchra juv.	80
sculpturus G. Aust. Alycaeus	46	seychellensis Nev. Tropicid.	82
scurra Bens. Cycloph.	23	shepardiana Ad. Tudora	95
sectilabre Gld. Coptoch.	39	sherfaiensis G. Aust. Dipl.	58
sectilabrum Pfr. (ex parte)-Copt.		shevroyanum Bedd. Cyath	32
anostoma	38	shiplayi Pfr. Theob.	17
segnis West. Pom.-villae Betta	67	shuttleworthi Pfr. Chondr.	94
semicanum Morel. Chondr.	93	siamensis Mrts. Opisthop.	31
semiclausum Pfr. Lept.	7	siamensis Sow. Cycloph.	21
semicoronatum Gdl. Cten.	88	siculum Sow.-Ericia sulcata v.	84
semicostata Montr. Trunc.	5	sieversi Pfr. Cyclotus	29
semicostulata Jick. Trunc.	5	signatum Pfr. Lept.	7
semicostulata Q. et Mlldff. Omph.	73	silvicola G. Aust. Dipl.	58
semidecussatus Pfr. Colob.	96	simile Gray-Tud. megachila	95
semilabre Lam. Chondr.	94	simile Sm. Lag.	12
semilirata Morel. Tropicid.	80	similis Reinh. Acme	1
semiliratus Mlldff. Cyclot.	30	similis Sm. Arinia	51
seminudum Poey Megal.	37	similis Sow. Rhaph.-pfeifferi	38
seminudus Ad. Neocycl.	35	simonianus Bgt. Pom.-patulus v.	67
semiproductum Gray-Cist. cate-		simonianus Heude Opisthop.	31
nata	89	simplex Nev. Spirac.	26
semiscissa Q. et Mlldff. Moul.	44	simplex Pfr. Chondr.	94
semisculpta Blfd. Dipl.	58	simplicilabre Pfr. Rhiost.	27
semistriata Sow. Cyclotopsis	76	simulacrum Morel. Tomocyclus	37
semistriatus Nev. Cycloph. -		simulans Ad. Tudora	95
semisulcatus	18	sinensis Heude Alycaeus	48
semisulcatus Sow. Cycloph.	18	Sinica	59
semperi Kob. Cycloph. -lingu-		sinuata Pfr. Tropicid.	83
latus var.	19	sinulabris Mlldff. Arinia	51
semperi Kob. Tahaitia	6	sinuosa Chitty Chittya	3
semperi Mlldff. Moulinsia	44	sinuosum Wright Chondr.	94
semperi Mlldff. Omph.	73	Siphonostylus	43
senticosum Shuttl. Choan.	86	sirhassense Sm. Lag.	12
septemspiralis Raz. Pom.	64	sivagherianum Bedd. Cyath.	32
septentrionalis Mlldff. Ditropis	99	skertchleyi Sm. Lept.	9
sericatum Morel. Chondr.	94	sluiteri Bltg. Pteroc.	26
sericatum Pfr. Lept.	9	smithi Braz. Pupinella	104
sericinus Ad. Colob.	96	smithi Hid. Cycloph.	20, 100
sericinus Q. et Mlldff. Cycloph.	20	smithi Kob. Lag.	12
serraticosta Weinkl. Choan.	86	smithi Kob. et Mlldff. Dipl.	62
serraticzona Thorp. Cycloph.	101	smithianum Pfr. Choan.	86
serratus G. Aust. Alycaeus	46	socotrana G. Aust. Tropicid.	80
serriferum Ad.-Adams. grayana	88	solare Pfr. Chondr.-gundlachi v.	92
servaini Doum. Ad. Crasped.	63	solenatum Poey Megal.-auricu-	
setchuanense Heude Ptych.	15	latum	36

Solenomphala	74	stephanophorum Mlldff. Lag.	12
solidula Pfr. Omph.	72	Stereopoma	65
solidulum Gdl. Chondr.	94	stimpsoni Stearns Trunc.	5
solidulum Mlldff. Lag.	12	stirlingi Tate (Blanf. -Coxiella	
solidum Ad.-Colob. jayanus	96	gilesi	97
solidus Mke. Colob.	97	stoliczkai G. Aust. Alycaeus	48
solitaria Mrts. Moulinsia	44	stolli Mrts. Palaina	53
soloënsis Heude Cycloph.-loloën-		storechi Pfr. Choan.	86
sis Heude	22	stossichi Hirz Pom.-nanus v.	66
solomonensis Sm. Pupina	41	stramineus Rve. Neocycl.	34
solutum Mlldff. Diadema	76	strangei Pfr. Pupina	41
solutum Pfr. Choan.	87	strangulatus Hutt. Alyc.	49
solutus Mouss. Neocycl.	34	Streptaulus	38
solutus Stol. Opisth.	31	streptaxis Mlldff. Moulinsia	44
songinaënsis Morel. Cycloph.	21	striata Q. et Gaim. Trunc.	97
sordida Pfr. Platyrrh.	28	striatella Q. et Mlldff. Pupina	43
sordidum Gdl. Choan.	67	striatipila Semp. Omph.	71
souleyetianum Pet. Lith.	77	striatula Cox, Angas, (Blanf.)-	
sowerbyi Hid. Cycloph.	23	Coxiella confusa	97
sowerbyi Pfr. Ar.-minor	51	striatula Mke. Coxiella	6
sowerbyi Pfr. Tropicid.	80	striatula Pfr. Tropicid.	83
speciosus Phil. Cycloph.	21	striatus A. Ad. Rhaph.	38
spectabile Pet.-Tropicid. carinifera	79	striatus Lea Amphicycl.	35
spectabilis Q. et Mlldff. Pupina	43	stricta Gld. Acme	74
spectabilis Rm. Acme	2	stricta Mouss. Gonat.	76
speculum Tapp. Can. Pupina	41	strictecostatum Maltz. Choan.	86
specus G. Aust. Alycaeus	47	strictus Mouss. (Cyclotus)-Gonat.	76
spelaeus Fagot Pom.-martorelli	64	strigata O. Semp. Palaina	53
sperata Blfd. Dipl.	58	strigatus G. Aust. Alycaeus	48
sphaeroideum Dohrn Aul.	25	strigatus Gld. Ostodes	24
spiniferus Morel. Opisth.	31	striolata O. Semp. Palaina	53
spinosa G. Aust. Dipl.	58	striolatum Stol. Lag.	12
spinulosum Ad. Choan.	86	striolatus Porro Pom.	65
spiracellum Ad. et Rve. Alyc.	49	striosa Ad. Geomelania	3
Spiraculum	26	strubelli Bttg. Dipl.	62
spiralis Bttg. Ditropis	99	strubelli Sm. Dipl.-brunonis	60
spironema Pfr. Cycloph.	18	strubelli Sm. Pupinella	40
Spirostoma Heude-Coelopoma	25	studerii Hartm. Pom. -obscurus	65
splendens Dohrn Callia	45	et septemspiralis	64
spratti G. Aust. Alycaeus	48	studerii Suter Lag.	14
spurca Grat. Cyclotopsis	77	stumpffii Bttg. Tropicid.	80
spurca Sow. Cyclotopsis-conoidea	76	stussineri Bttg. Acme	1
stabilei Pini Pom.-porroi Strob.		stylifer Bens. Alyc.	49
var.	67	subalatum Heude Ptych.	15
stainforthiae Sow. Lept.-helic-		subalatum Q. et Mlldff. Lept.	9
oides	8	subalpinus Pini Pom.	67
stenomphalum Mlldff. Lag.	12	subangulatum Mrts. Chondr.	94
stenomphalus Heude Cyclot.	29	subasperum Sow.-Lic. evoluta	84
stenomphalus Pfr. Cycloph.	20	subauriculata Q. et Mlldff.	
stenostomus Sow. Theob.	17	Taheitia	6
Stenotropis	71	subauriculatum Pfr. Chondr.	94

subcalcarata Mlldff. Dipl.	58	sumatrensis Opisthop. err. -	
subcarinatum Mlldff. Lag.	13	sumatranus	31
subcarinatus Mlldff. Cycloph.	23	sumichrasti Cr. Choan.	86
subconicum Pfr. Lag.	13	superba G. Aust. et Nev. Dipl.	62
subcrystallina Mlldff. Dipl.	62	superba Pfr. Pupina	43
subculmen G. Aust. Alyc.	49	superbum Dohrn Lept.	9
subcylindrica Gray Trunc.	5	suspectum Swains. Megal.	37
subcylindrica L. Trunc.-truncata	5	suturale Sow. Crocid.	36
subcylindrica Mlldff. Dipl.	62	suturalis Q. et Mlldff. Omph.	72
subdiaphana Biv. Acme	1	swettenhami Morg. Lag.	12
subdiscoidea Sow. Cyclotopsis	77	swifti Shuttl. Chondr.	94
subelegans Bgt. -elegans var.		swiftianum Newc.-Chondr. new-	
astea	83	combianum	93
subflammulatus Pfr. Cyclot.	28	swinhoei H. Ad. Dioryx	45
subfusiformis Mlldff. Dipl.	62	swinhoei H. Ad. Platyrrh.	28
subhumilis Nev. Alyc.	49	swinhoei H. Ad. Pupinella	40
subinvolvulus Eyd. et Soul.		Sychnotropis	73
Cycloph.	18	symmetrica Hedl. Dipl.	58
sublaevigatus Blfd. Cycloph.	22	symmetrica Sm. Dipl.-goman-	
sublineata Andr. Acme	2	tonensis	56
sublirata Pfr. Tropicid.	83	tablasensis Hid. Arinia	51
submaritima Q. et Mlldff. Omph.	72	taeniata Cr. Omph.	71
subovata Bedd. Nicida	50	taeniatus Pfr. Cycloph.	22
subplicatus Bedd. Theob.	17	taeniolata Q. et. Mlldff. Pal.	53
subprotractus Palad. Pom. -		Taheitia	5
patulus var.	67	tahitensis Pse. Omph.	73
subregularis Mouss. Palaina	53	taivanicum Mlldff. Lept.-vitreum	7
subreticulatum Pfr. Chondr.	94	taivanicus H. Ad. Cycl.	29
subrubella G. Aust. Dipl.	62	talboti G. Aust. Cycloph.	20, 161
subrugosus Sow. Neocycl.	35	tamsiana Pfr. Cistula	91
subsoluta Mouss. Omph.	71	tantilla Gld. Dipl.	62
substriata Sow. Platyrrh.	28	tantillus Gld. (Pax.)-Dipl. tantilla	62
subsulcata Gass. Trunc.	5	tanychilus G. Aust. Copt.	39
subtilis G. Aust. Dipl.	62	tappaniana Ad. Tudora	96
succinctus Mrts. Cyclotus	29	tappanianum Ad. Chondr.	93
succinea Sow. Electrina	76	tapparonei Braz. Pupinella	40
succinea Ad. Trunc. -caribae-		tatarica Schr. Trunc.	5
ensis	4	taviunensis Liard. Palaina	105
succineus Blfd. Alycaeus	49	taylorianus Pfr. Opisthop.-bici-	
sucinacia Bttg. Pupina	43	liatus	30
suffusa Sow. Tropicid.	83	tayninense Heude Lept.	9
sulcata Drap. Ercia	84	tchehelensis Morg. Pupina	43
sulcatum Gray. Lith.-lithidion	77	tectilabris Ad. Colob.	97
sulcatum Lam.-Tropicid. calcarea	78	telifer Mlldff. Cycloph.	20
sulcatus Mlldff. Cyclotus	30	templemani Pfr. Cat.	39
sulcicollis Mlldff. Dipl.	59	tenebricosum Ad. et Rve. Lag.	12
sulculosum Fér. Choan.	86	tenebrosum Morel. Chondr.	94
sulphureus Sm. Paxillus	62	tenellum Sow.-Ericia sulcata v.	84
suluanus Mlldff. Cyclot.	29	tener Mke. Opisth.	31
sumatranum Dohrn Coptochilus	39	tentorium Pfr. Choan.	87
sumatranus Mrts. Opisthop.	103	tenuilabiatus Metc. Pter.	26

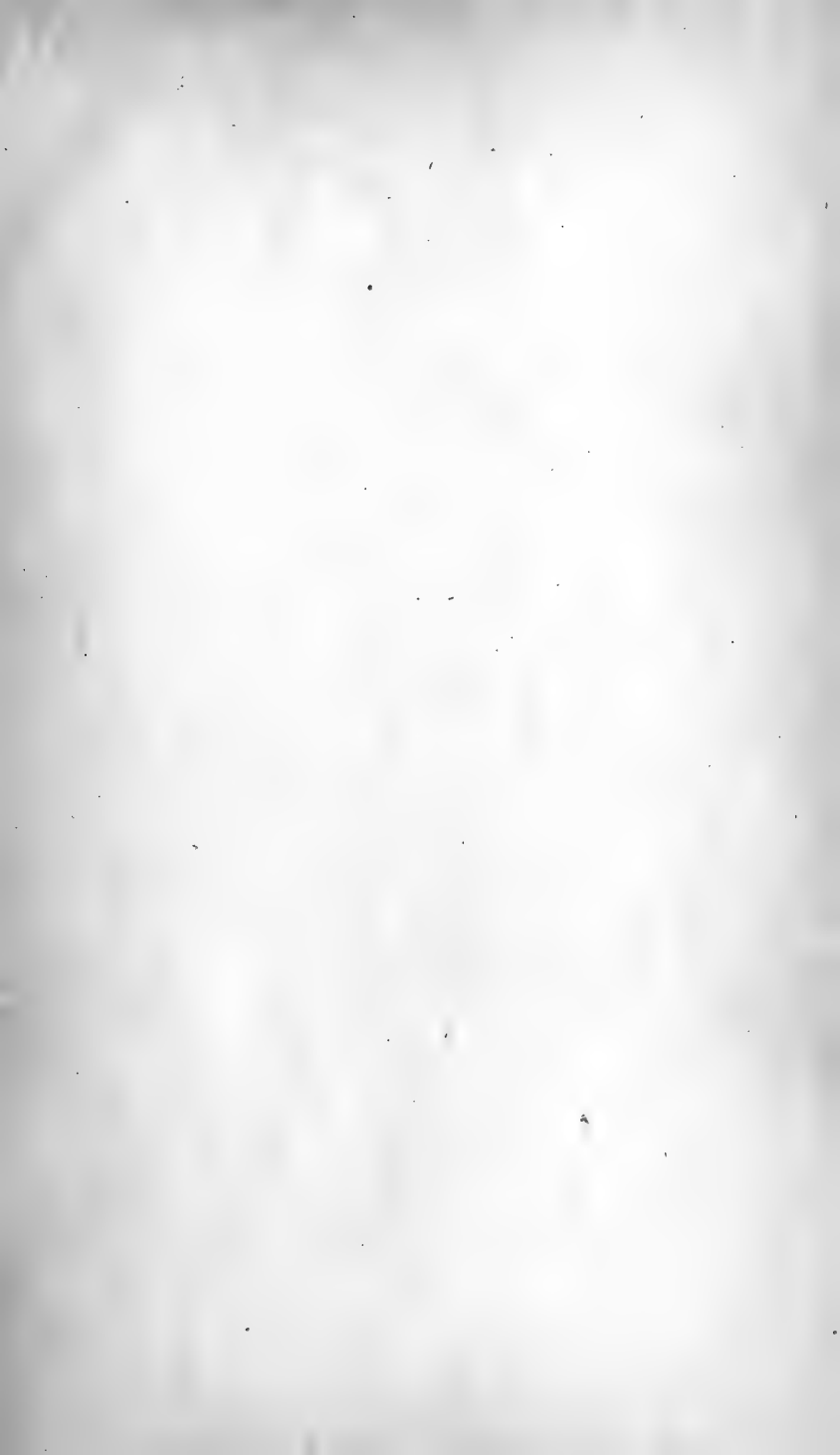
tenuiliratum Pfr. Chondr.	94	tortolense Pfr. Chondr.	94
tenuipile Grdl. Lag.	13	Tortulosa Gray-Cataulus	39
tenuis Sow. Tropicid.	83	tortum Wood Megal.	37
tenuiscula Mouss. Omph.	72	tortuosus Chemn. Cataulus	39
tebrea Pfr. Chondr.	94	touranensis Soull. Cyclot.	29
tebrealis Gdl. Omph.	72	townsendi Cr. Lag.	12
teres Pfr. Trunc.	5	trachelostropha Mlldff. Pal.	53
tergestinus West. Pom.	67	tractum Gdl. Choan.	86
ternatum Rve.-Cist. catenata	89	trailli Pfr. Cyclotopsis	77
tersa Bens. Acemella	73	translucens Heude Cycloph.	23
terverianum Grat.-Tropicid. arti- culata	78	translucidus Krss. Cycloph. - wahlbergi	24
tesselata Bttg. Taheitia	6	translucidus Sow. Neocycl.	34
tesselatus Rm. Pom.	106	transvaalensis Melv. et Psby. Tropicid.	83
tetrachrous Mab. Cycloph.	18	travancoricum Bedd. Cyath.	32
textum Gdl. Chondr.	94	travancoricum Bedd. Spirac.	26
texturatus Sow. Amphicycl.	36	treubi Bttg. Pupina	43
theobaldi Blfd. Alycaeus	49	tricarinata Müll. Tropicid.	80
theobaldi G. Aust. Dipl.	58	tricarinata Sm. Ditropis	15
theobaldianus Nev. Cycloph.	22	tricarinatum Sm. Cyath.-Ditropis	15
Theobaldius	16	tricarinatum Sow.-Tropicid. cari- nata	78
theodori Ancey Cycloph.	23	trichophorum Mlldff. Lag.	13
thersites Mlldff. Dipl.	62	tricolor Pfr.-Guillainia grata	83
thersites Shuttl. Cycloph.	20	trigonostoma Pal. Aceme	1
thieroti Morg. Alycaeus	47	triliratum Pfr. Lag.	12
thomsoni Fér. Pupina	43	trissotropis Morel. Tropicid.	80
thomsoni G. Aust. Dipl.	59	tristis Pfr. Theob.	17
thoreyana Phil. Cistula	91	tristis Tapp. Can. Adel.	75
thwaitesi Pfr. Cataulus	39	trochiformis Kob. Cycloph.	23
thwaitesi Pfr. Theob.	17	trochlearis Pfr. Cistula	91
thysanorhaphe Sow. Colob.	97	trochleum Bens. Cyath.	32
tiara Gdl. Ostodes	24	trochoides Mörch Cycloph. - nicobaricus	23
tignarium Bens. Cyath.	32	trochoides Stol. Lag.	12
tigrinulum Mlldff. Lag.	12	trochoideum Lowe Crasped.	63
tigrinus Sow. Cycloph.	20	Trocholeptopoma	8
tissotianum Crosse Lept.	8	trochomorpha Mlldff. Omph.	73
Titanopoma	68	trochulus Mouss. Lag.	12
Tomichia	6	trochus Dohrn Lept.	9
Tomocyclus	37	Tropidophora	78
tomotrema Bens. Lag.	12	trosheli Bens. Pteroc.	26
tomotrema Mlldff. Alycaeus	48	trosheli Pfr. Choan.	87
tongupensis G. Aust. Pupina	43	trosheli Pfr. - Chondr. new- combianum	93
tonkiniana Mab. (Dasytherion)- Scabrina	16	trouiensis Wattebl. Cycloph.	100
tornatus Morl. Cycloph.	23	truncata Mtg. Trunc.	5
torquatum Gut. Cten.	88	Truncatella	3
torquillum Sut. Lag.	14	truncatula Drap. Trunc.-truncata	5
torreianum Gdl. Cten.	88	truncatum Bolt. Megal.	37
torta Bttg. Diancta	55		
tortile Heude Ptych.	15		
tortivus West. Pom.-tergestinus v. 76			

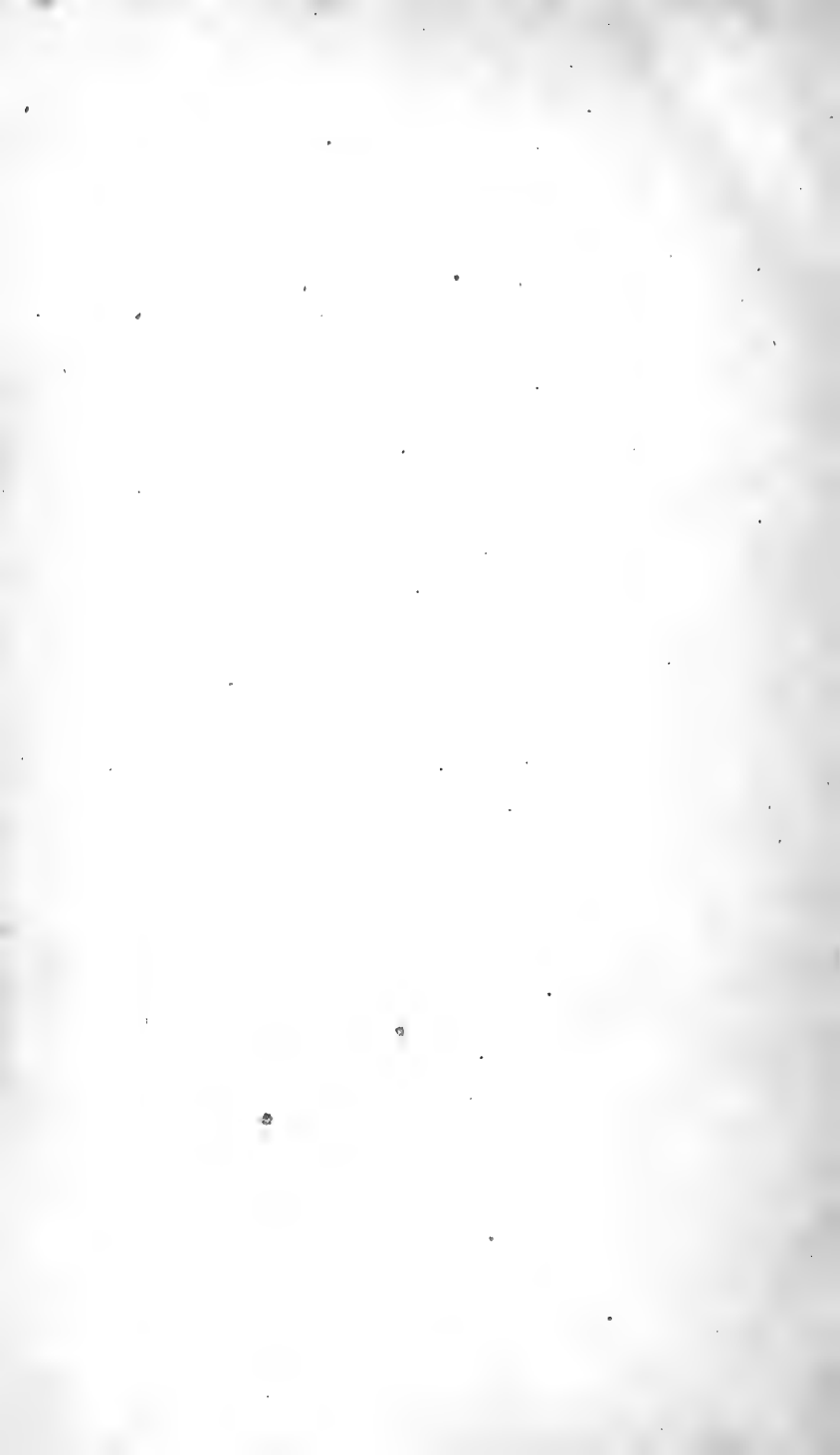
truncatum Pfr.-Cist. illustris	90	undatum Metc. Lept.	9
truncatum Wieg. Chondr.	94	undosum Gdl. Cten.	88
trusanensis G. Aust. Cyclot.	30	undulatum Sow.-Trop. haema-	
tryblium Bens. Cycloph.	20	stoma var.	82
tryoni Arango Choan.	87	ungula Poey Megal.-tortum v.	37
tschernagoricus Let. Pom. -		ungulata Blfd. Dipl.	58
auritus	68	unicarinata Lam. Tropicid.	80
tuba Sow. Cycloph.	101	unicolor Pfr. ex parte-Tropicid.	
tubaeformis Mlldff. Cyclotus	29	carinata var.	78
tuberculatum Q. et Mlldff. Heter.	75	— ex parte-Tropicid. erronea	79
tuberosa Mouss.	53	unicarinata G. Aust. Dipl.	62
tubulare Heude Ptych.	15	unicus Mab. Cycloph.	18
tubularis Morel. Tropicid.	83	unifasciata Sow. Tropicid.	80
tubuliferus Pfr. Opisth.	31	unilabiatum Gdl. Chondr.	94
tubulum Rve. Tropicid.	83	upolensis Mouss. Ostodes	24
Tudora	94	urnula Bens. Dioryx	45
Tudorella	84	uziellii Stef. Pom.-elongatus	66
tumida G. Aust. Dipl.	58	vacoënsis Dup. Tropicid.	83
tumida Pse. Hyalopsis	104	valida Pfr. Trunc.	5
tumidula Mlldff. Omph.	72	validus Sow. Cycloph.	20
tumidulum Q. et Mlldff. Lag.	13	vallae West. Pom. - scalarinus	
tunetanus Let. Pom.-perseianus	65	var. schmidti	64
tunicata Tapp. Can. Adel.	75	vallata Gld. Omph.	72
turbinata Gass. (Hydroc.)-Acmella		valsabinus Pini Pom.-porroi v.	67
turrita	74	valvatus Blfd. Leptopomatoides	14
turbinatum G. Aust. Otop.	78	vanbuensis Sm. (Pteroc.)-Scabr.	16
turbinatum Pfr. Lag.	13	vandellianus Nobre Cycloph.	24
turbinatum Sykes Cyath.	103	van-nostrandi Arango Cten.	88
turbo Chemn. Cycloph.	23	variabile Fér.-Tropicid. orbella	80
turgidula Dohrn Pupina	43	variabilis Ad. Adamsiella	89
turgidus Pfr. Cycloph.	23	variabilis Pse. Omph.	72
turricula Mlldff. Helicom.	50	variabilis Pfr. Trunc. - caribae-	
turricula Mouss. Taheitia	6	ensis Sow.	4
turricula Paul. Pom.-elongatus	66	varians Ad. Neocycl.	35
turriculata Pfr. Realia	68	varians Mlldff. Lept.	9
turriculatus Phil. Pom.	65	varians Mlldff. Omph.	71
turritella Mlldff. Dipl.	58	variegata Morel. Omph.	71
turritum Pfr. Chondr.	94	variegatus Swains. Cyclot.	30
turritum Q. et Mlldff. Heterop.	75	variegatus Val. Cycloph.-perdix	21
turritus Wald. Pom.-dalmaticus	66	vavoensis Baird Omph.-vallata	72
typica Ad. Geomel.	3	veneta Pirona Acme	2
typica Braz. (Braz.)-Pupinella		venezuelense Pfr. Chondr.	94
brazierae	39	ventricosa Bens. Tomichia	6
typica O. Semp. (Mouss.)-Dipl.		ventricosa Jacq. Omphal.	72
problematica	62	ventricosum Orb. Megal.	37
ulingensis Mlldff. Palaina	53	ventriculus Mlldff. Dipl.	62
umbilicare Kob. Lag.	13	ventrosa Dohrn Pupina	43
umbonalis Bens. Alyc.	48	venustula G. Aust. Dipl.	58
umbricola Weinkl. Tudora	96	venustulum Tapp. Can. Lept.	9
uucinatatum Arango Choan.	87	veranyi Bgt. Pom.-striolatus v.	65
undatolirata Bttg. Tropicid.	107	verbeeki Mlldff. Pupina	43

verecundum Poey-Cten. rugulosum Pfr.	88	wallacei Pfr. Callia	45
verruculosum Shuttl. Megal.	37	warnefriedianum Nev. Lag.	13
versicolor Pfr.-Tud. aurantia	95	weinlandi Pfr. Chondr.	94
verticillata Morel. Tropic.	80	westerlundi Paul. Pom.	68
vescoi Dohrn Acmella	74	westmorelandensis Chitty Neoc.	35
vescoi Morel. Pupina	43	whartoni Cox Pupinella-planilabris	40
vesconesi Jous. Amphicycl.	103	whiteheadi Sm. Dipl.	58
vesconis Morel. Tropic.	83	whitei Braz. Ditropis	15
vesicans Mlldff. Dipl.	62	wilcoxi Cox Pupina	43
vespertinum Morel. Chondr.	94	wilhelmi Pfr. Choan.	87
vestita Pfr. Omphal.	71	wilkinsoni Ad. Cten.	88
vestitum Heude Ptych.	16	wilsoni Cr. Pal.-dimorpha	52
vestitus Blfd. Alycaeus	47	wilsoni Pfr. Ptych.	16
vexillum Sow. Tropic.	83	wilsoni O. Semp. Palaina	53
vicina Ad. Geomel.	3	wisemani Braz. Pal.-coxi	52
vicinus Sm. Cyclotus	29	wisemani Cox Palaina	53
vieillardii Mouss. Ostodes	24	woodfordi Sow. Lept	8
vignalense Wright Chondr.	94	woodianus Lea Cycloph.	20
villae Betta Pomatias	67	wrighti Pfr. Blandiella	3
violaceum Pfr. Chondr.	94	wrighti Pfr. (Trunc.)-Blandiella	3, 5
virgineum Ad. Choan.-pisum v.	86	wrighti Pfr. Tudora	96
virgo Pfr. Tropic.	80	wrightianum Gdl. Cten.	88
viridescens Pse. Omph.	72	wullerstorffianum Zeleb. Lag.	98
vitellina Pfr. Tropic.	83	wynaadense Blfd. Cyath.	32
vitiana Gld. Trunc.	5	xanthochila Sow. Tropic.	83
vitiensis Garr. Pupina	4	xanthostoma Sow. Adams.	89
vitiensis Liard. Omph.	71	Xenopoma	87
vitrea Sow. (Pupina)-Moul. fusca	44	xiphidium Mlldff. Palaina	54
vitreum Bedd. Cyath.	32	yallahensis Ad. Colob.	97
vitreum Less. Lept.	7	yapygius Blanc Pom.-westerlundi var.	68
vittata Sow. Trop.	80	yaterasense Pfr. Choan.	87
volkensi Mrts. Cycloph.	24	yorkensis Cox Trunc.	5
voltzianum Mich.-Leonia mammillaris	84	yucayum Presas Chondr.	94
volvuloides Sow. Cyclot.	30	zanguebarica Pet. Tropic.	83
volvulus Müll. Cycloph.	23	zanguebaricum Pfr.-Tropic. le-tourneuxi	79
volvulus Soul. Cycloph. - malayanus Bens.	21	zebra Grat. Cycloph.-tigrinus v.	20
volvulus Wood Cycloph.-volvulus	17	zebra Pfr. Cycloph. - philippinarum	23
vortex Weinl. (Neocycl.)-Crociodopoma	34, 36	zebra Rve. Cycloph.-reevei	23
vulcani Blfd. Alycaeus	47	zebrinus Bens. Cycloph.	20
vulpina Pfr. Cyclom.	74	zebriolata Mouss. Omph.	71
wahlbergi Pfr. Cycloph.	24	zigzag Chitty Neocycl.	35
waldemari Wagn. Pom.	67	zollingeri Mouss. Cycloph.	22
wallacei H. Ad. Taheitia	6	zonata Pet. Tropic.	83
wallacei Ancy Opisthost.	54	zonulata Fér. Tropic.	80

Bedigert von Dr. W. Kobelt. — Druck von Peter Hartmann in Schwanheim a. M. Verlag von Moritz Diesterweg in Frankfurt a. M.

Ausgegeben 20. Dezember.







Cardes



SMITHSONIAN INSTITUTION LIBRARIES



3 9088 01066 5073