



UNIVERSITY OF ILLINOIS  
LIBRARY

Class

9595.7

Book

G28

Volume

32-39

The person charging this material is responsible for its return on or before the **Latest Date** stamped below.

*Theft, mutilation, and underlining of books are reasons for disciplinary action and may result in dismissal from the University.*

University of Illinois Library

MAY

1968

L161—O-1096













# GENERA INSECTORUM

FASC. XXXII-XXXIX

Digitized by the Internet Archive  
in 2011 with funding from  
University of Illinois Urbana-Champaign

<http://www.archive.org/details/generainsectorum3239wyts>

# GENERA INSECTORUM

870  
2  
n. 19

PUBLIÉS PAR

**P. WYTSMAN**



## FASCICULES XXXII-XXXIX

32. Coleoptera. Fam. Megasclidæ, par M. JACOBY et H. CLAVAREAU.  
33. Coleoptera. Fam. Megalopidæ, par M. JACOBY et H. CLAVAREAU.  
34. Hymenoptera. Fam. Ichneumonidæ, Subfam. Pharsaliinæ - Porizontinæ, par  
G. V. SZÉPLIGETI.  
35. Coleoptera. Fam. Paussidæ, par J. DESNEUX.  
36. Lepidoptera. Fam. Nymphalidæ, Subfam. Amathusiinæ, par H. STICHEL.  
37. Lepidoptera. Fam. Nymphalidæ, Subfam. Heliconiinæ, par H. STICHEL.  
38. Coleoptera. Fam. Carabidæ, Subfam. Anthiinæ, par E. ROUSSEAU.  
39. Lepidoptera. Fam. Nymphalidæ, Subfam. Hyanthinæ, par H. STICHEL.



BRUXELLES

V. VERTENEUIL & L. DESMET

IMPRIMEURS-ÉDITEURS

1905-1906

Handwritten notes or scribbles in the upper right quadrant of the page.

COLEOPTERA

FAM. MEGASCELIDÆ

193442



# COLEOPTERA PHYTOPHAGA

## FAM. MEGASCELIDÆ

by M. JACOBY & H. CLAVAREAU

WITH 1 COLOURED PLATE



THE *Megascelidæ* form a special family and have been placed by Lacordaire in the first section of the Phytophaga, the *Eupodes* where they occupy the third group, near *Zeugophora*. Chapuis has placed this family in the *Camptosomidæ* which includes the *Clythrinæ*, *Cryptoccephalinæ* and many others and seems certainly ill chosen as the *Megascelinæ* have little in common with the rest of this section. There is little doubt, that Lacordaire placed these insects rightly although they ought certainly form a family by themselves. Their general shape is elongate and parallel and their coloration is nearly always metallic resembling in that respect the *Donacidæ*; the head is not constricted behind, the antennæ are long and filiform and widely separated at the base, the elytra are wider at the base than the thorax and have often a finely rugose punctuation as well as pubescence, the legs are slender and the claws joined at the base, the first abdominal segment is longer than each of the following one and the prosternum is entirely or nearly invisible between the coxæ.

Two genera are at present included in this family both of which inhabit the tropical portion of South America.

### KEY OF THE GENERA

1. — *Thorax subcylindrical, scarcely or slightly longer than broad, claws joined at the base.* . . . . . Genus MEGASCELIS, Latreille.
2. — *Thorax very elongate, claws free* . . . . . Genus ATELEDERA, Lacordaire

## I. GENUS MEGASCELIS, LATREILLE

**Megascelis.** Latreille, Icon. Règne Anim. (2<sup>e</sup> éd.), Vol. 5, p. 138 (1830); Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 241 (1845); Chapuis, Gén. Col. Vol. 10, p. 83 (1874).  
= **Lema.** Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 1, p. 477 (1801).

**Characters.** — Head broad, not constricted behind, eyes generally emarginate, occasionally entire, antennæ widely separated at the base, long and filiform, thorax subcylindrical, as broad as long or longer than broad, without lateral margins, the surface often obsoletely transversely sulcate, finely rugose and generally pubescent, scutellum subquadrate, elytra elongate, parallel or widened towards the apex, punctured in rows generally pubescent, the interstices finely transversely wrinkled, metallic, sometimes pale fulvous with a slight metallic lustre, legs elongate, the posterior femora generally strongly incrassate, often dentate in the male, first joint of the posterior tarsi longer than the second one, clawjoint very slender and elongate, claws joined at the base, prosternum very narrow and convex, sometimes invisible.

**Monograph.** — Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, pp. 241-293 (1845).

**Literature.** — Boheman, Resa Eugen. p. 152 (1858); Baly, Journ. of Entom. Vol. 1, p. 276 (1861); Bates & Clark, Cat. Phyt. App. pp. 1-20 (1865); Kirsch, Deuts. Ent. Zeit. p. 291 (1875); Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 511 (1877); Mitth. Münch. Ent. Ver. pp. 149-154 (1878); Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 17 (1880); idem, Suppl. pp. 49-57 (1888).

**Geographical distribution of species.** — *Megascelis* inhabits South and parts of Central America only.

1. *M. acutipennis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 292 (1845) (Columbia).
2. *M. aenea*, Sturm, Catal. ed. 1826, p. 80, pl. 4, f. 36 (Cayenne).  
*aenea*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 254 (1845).
3. *M. aerea*, Lacordaire, idem, p. 292 (1845) (Columbia).
4. *M. affinis*, Lacordaire, ibidem, p. 289 (1845) (Columbia).  
*affinis*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 18 (1880); idem, Suppl. p. 51 (1888).
5. *M. amabilis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 276 (1845) (Columbia). — **Plate, Fig. 6 a. b.**
6. *M. ambigua*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 15 (1865) (S. Catharina).
7. *M. anguina*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 254 (1845) (Brazil).
8. *M. argutula*, Lacordaire, idem, p. 252 (1845) (Brazil).
9. *M. asperula*, Lacordaire, ibidem, p. 249 (1845) (Cayenne).
10. *M. aureola*, Lacordaire, ibidem, p. 287 (1845) (Brazil).
11. *M. basalis*, Baly, Journ. Linn. Soc. Lond. Vol. 14, p. 340 (1877) (Rio Janeiro).
12. *M. bicolor*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 285 (♀) (1845) (Brazil).
13. *M. bitaeniata*, Lacordaire, idem, p. 279 (1845) (Brazil).
14. *M. briseis*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 3 (1865) (S. Paólo).
15. *M. brunnipennis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 18 (1865) (Rio Janeiro).
16. *M. brunnipes*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 288 (♂) (1845) (Columbia).
17. *M. Championi*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 56 (1888) (Guatemala, Panama).
18. *M. chloris*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 282 (1845) (Cayenne).
19. *M. circumducta*, Lacordaire, idem, p. 295 (1845) (Brasil). — **Plate, Fig. 9.**
20. *M. cleroides*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 11 (1865) (Upper Amazons : Ega).
21. *M. collaris*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 55 (1888) (Guatemala, Panama, Nicaragua).
22. *M. columbina*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 256 (1845) (Brazil).
23. *M. corcula*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 19 (1865) (Upper Amazons : Ega).
24. *M. crenipes*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 261 (1845) (Columbia).
25. *M. crucifera*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 13 (1865) (Brazil : S. Catharina).
26. *M. curta*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 297 (1845) (Montevideo).



27. *M. cyanoptera*, Kirsch, Deuts. Ent. Zeit. Vol. 19, p. 293 (1875) (Peru).
28. *M. decora*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 10 (1865) (Upper Amazons : S. Paölo).
29. *M. dilecta*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 8 (1865) (Mexico).  
*dilecta*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 17 (1880); idem, Suppl. p. 49 (1888).
30. *M. discicollis*, Kirsch, Deuts. Ent. Zeit. Vol. 19, p. 292 (1875) (Peru).
31. *M. dispar*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 11 (1865) (Amazons). — **Plate, Fig. 4.**
32. *M. dorsalis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 12 (1865) (Brazil).
33. *M. dryas*, Clark, idem, p. 17 (1865) (Brazil).
34. *M. dubiosa*, Jacoby, Mitth. Münch. Ent. Ver. Vol. 2, p. 154 (1878) Colombia.
35. *M. elegans*, Baly, Journ. of Ent. Vol. 1 (4), p. 276 (1861) (Upper Amazons : Nauta).
36. *M. elegantula*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 296 (1845) (South Brazil).
37. *M. exclamationis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 14 (1865) (S. Catharina).
38. *M. exilis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 253 (1845) (Brazil).
39. *M. fasciolata*, Lacordaire, idem, p. 275 (1845) (Cayenne).
40. *M. fatuella*, Lacordaire, ibidem, p. 274 (1845) (Brazil, Cayenne).
41. *M. femorata*, Baly, Journ. Linn. Soc. Lond. Vol. 14, p. 339 (1877) (Amazons).
42. *M. flavipes*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 244 (1845) (Cayenne). — **Plate, Fig. 2.**
43. *M. frenata*, Lacordaire, idem, p. 273 (1845) (Columbia).
44. *M. frontalis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 17 (1865) (Carthagena).
45. *M. fulgida*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 291 (♂) (1845) (Columbia).
46. *M. fulvipes*, Lacordaire, idem, p. 246 (♂) (1845) (Brazil).
47. *M. gracilis*, Lacordaire, ibidem, p. 278 (1845) (Columbia).
48. *M. Grayi*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 7 (1865) (Brazil).
49. *M. herbacea*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 264 (1845) (Brazil).
50. *M. humeronotata*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 19 (1865) (Mexico).
51. *M. insignis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 280 (♀) (1845) (Brazil).
52. *M. integra*, Kirsch, Deuts. Ent. Zeit. Vol. 19, p. 291 (1875) (Peru).
53. **M. Jacobyi**, Clavareau.  
*- curta* || Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 53 (1888) (Mexico).
54. *M. lacertina*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 257 (1845) (Columbia).  
*lacertina*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 50 (1888).
55. *M. lacvicoma*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 7 (1865) (Amazons) — **Plate, Fig. 8.**
56. *M. larvata*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 14 (1865) (Brazil : S. Catharina).
57. *M. lucida*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 283 (1845) (Para).
58. *M. luculenta*, Lacordaire, idem, p. 263 (1845) (Cayenne).
59. *M. melancholica*, Jacoby, Mitth. Münch. Ent. Ver. Vol. 2, p. 153 (1878) (Columbia).
60. *M. mexicana*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 53, pl. 36, f. 4 (1888) (Mexico).
61. *M. minuta*, Jacoby, idem, p. 50 (1888) (Mexico).
62. *M. misella*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 278 (♂) (1845) (Brasil).
63. *M. mucronata*, Lacordaire, idem, p. 271 (1845) (Columbia).
64. *M. nigripennis*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 10 (1865) (Upper Amazons).
65. *M. nitidula*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 1, p. 477 (1801) (*Lema*) (South America).  
*nitidula*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 298 (1845).
66. *M. obscurevittata*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 6 (1865) (Upper Amazons). — **Plate, Fig. 7.**
67. *M. opalina*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 263 (1845) (Brazil : Bahia).
68. *M. ornata*, Jacoby, Mitth. Münch. Ent. Ver. Vol. 2, p. 150 (1878) (Columbia).
69. *M. parallela*, Harold, Col. Hefte, Vol. 6, p. 119 (1870).  
*- postica* | Clark, Cat. Phyt. App. p. 5 (1865) (Bolivia).
70. *M. postica*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 286 (1845) (Columbia).
71. *M. posticata*, Baly, Journ. Linn. Soc. Lond. Vol. 14, p. 339 (1877) (Upper Amazons : Pebas).
72. *M. prasina*, Chevrolat, in Guérin, Icon. Règne Anim. Ins. p. 265, pl. 47, f. 12 (1844) (Brazil : Rio Janeiro).  
*prasina*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 294 (1845).
73. *M. princeps*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 1 (1865) (S. Paölo).

74. *M. puella*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 268 (1845) (Peru, Colombia).  
 75. *M. purpurea*, Perty, Del. Anim. Art. p. 99, pl. 20, f. 1 (1832) (Brazil).  
     *purpurea*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 250 (1845).  
 76. *M. purpureicollis*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 511 (1877) (Nicaragua).  
 77. *M. purpureipennis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 2 (1865) (Cayenne).  
 78. *M. purpureotincta*, Clark, idem, p. 13 (1865) (Para).  
 79. *M. quadrimaculata*, Bates, ibidem, p. 6 (1865) (Upper Amazons : S. Paólo).  
 80. *M. quadrisignata*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 56 (1888) (Panama).  
 81. *M. robusta*, Jacoby, idem, p. 54 (1888) (Mexico).  
 82. *M. rubricollis*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 19 (1865) (Upper Amazons).  
 83. *M. ruficollis*, Kirsch, Deuts. Ent. Zeit. Vol. 19, p. 294 (1875) (Peru).  
 84. *M. rufipes*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 247 (1845) (Cayenne).  
 85. *M. rufotestacea*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 4 (1865) (Brazil).  
 86. *M. sacerdotalis*, Clark, idem, p. 3 (1865) (New Friburg).  
 87. *M. Sallaei*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 54 (1888) (Mexico).  
 88. *M. saphiripennis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 284 (♀) (1845) (Columbia).  
 89. *M. satrapa*, Lacordaire, idem, p. 281 (♀) (1845) (Brazil : S. Catharina).  
 90. *M. semipurpurea*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 16 (1865) (Espírito-Santo).  
 91. *M. smaragdula*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 268 (1845) (Mexico).  
 92. *M. socialis*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 5 (1865) (Amazons).  
 93. *M. spinipes*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. 52 (1888) (Mexico, Guatemala).  
     = *stratiotica*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 19 (1871) (*not Lacordaire*).  
 94. *M. stratiotica*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 261 (1845) (Columbia).  
 95. *M. submetallescens*, Jacoby, Mitth. Münch. Ent. Ver. Vol. 2, p. 152 (1878) (Columbia).  
 96. *M. subtilis*, Boheman, Res. Eugen. p. 152 (1858) (Honolulu).  
 97. *M. suturalis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 258 (1845) (Mexico).  
     *suturalis*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 50 (1888).  
 98. *M. taeniata*, Kirsch, Berl. Ent. Zeit. Vol. 14, p. 375 (1870) (Bogota).  
 99. *M. tenella*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 259 (1845) (Cayenne).  
 100. *M. tibialis*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 55 (1888) (Mexico).  
 101. *M. texana*, Linell, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 20, p. 473 (1898) (Texas: Brownsville).  
 102. *M. titan*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 18 (1865) (Brazil).  
 103. *M. tricolor*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 285 (1845) (Columbia).  
 104. *M. unicolor*, Lacordaire, idem, p. 248 (1845) (Cayenne). — **Plate, Fig. 1.**  
 105. *M. virgo*, Lacordaire, ibidem, p. 260 (1845) (Brazil).  
 106. *M. viridana*, Lacordaire, ibidem, p. 296 (1845) (Columbia).  
 107. *M. viridifallens*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 4, (1865) (Brazil). — **Plate, Fig. 10.**  
     *viridifallens*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 18 (1880).  
 108. *M. viridis*, Illiger, Magaz. für Ins. Vol. 6, p. 180 (1807) (*Lema*) (Brazil : Para). — **Plate, Fig. 3.**  
     *viridis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 267 (1845).  
 109. *M. viridisimplex*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 8 (1865) (Brazil).  
 110. *M. vittata*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 1, p. 477 (1801) (*Lema*) (Cayenne, Brasil). — **Plate, Fig. 11.**  
     *vittata*, Illiger, Magaz. für Ins. Vol. 6, p. 179 (1807); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 271 (1845); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 18 (1880).  
     *var. coprea*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 1, p. 477 (1801 : Lacordaire, Mon. Phyt. p. 271 (1845).  
 111. *M. vittatipennis*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 51 (1888) (Guatemala).

## 2. GENUS ATELEDERA, LACORDAIRE

**Ateledera.** Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 607 (1845); Chapuis, Gén. Col. Vol. 10, p. 85 (1874).

**Characters.** — Head elongate, not constricted behind, maxillary palpi with the second joint elongate, third very short, fourth joint as long as the second one, antennæ as long as the body, filiform, 1st joint thick, 2d very short, 3d and 4th very elongate, subequal, 5th-11th subconical; eyes deeply

emarginate; thorax very elongate, conical, narrowed anteriorly; scutellum quadrate; elytra wider at the base than the thorax, elongate, not covering entirely the pygidium; prosternum invisible between the coxæ, mesosternum very narrow; the first abdominal segment nearly as long as the following ones together; legs rather elongate, femora slightly incrassate, the posterior ones more strongly so; tarsi rather long, claws simple, free.

**Geographical distribution of species.** — A single species only is known from Brazil.

1. *A. cygnoides*, Lacordaire, Mon. Phyt. Vol. 3, p. 608 (1845) (Brazil). — **Plate, Fig. 2.**

### INDEX OF GENERA AND SPECIES

	Pages		Pages.		Pages.
acutipennis, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	curta, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	herbacea, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
aenea, Sturm. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	curta, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	humeronotata, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3
aerea, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	cyanoptera, Kirsch ( <i>g. Megascelis</i> )	3		
affinis, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	cygnoides, Lac. ( <i>g. Ateledera</i> )	5	insignis, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
amabilis, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2			integra, Kirsch ( <i>g. Megascelis</i> )	3
ambigua, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	2	decora, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	3	Jacobyi, Clav. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
anguina, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	dilecta, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3		
argutula, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	discicollis, Kirsch ( <i>g. Megascelis</i> )	3	lacertina, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
asperula, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	dispar, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	3	laevicoma, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	3
<b>ATELEDERA</b> (genus), Lac.	4	dorsalis, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3	larvata, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3
aureola, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	dryas, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3	<b>Lema</b> (genus), Fabr.	2
		dubiosa, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	lucida, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
basalis, Baly ( <i>g. Megascelis</i> )	2			luculenta, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
bicolor, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	elegans, Baly ( <i>g. Megascelis</i> )	3		
bitaeniata, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	elegantula, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	<b>Megascelis</b> (genus), Latr.	2
briseis, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	2	exclamationis, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3	melancholica, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
brunnipennis, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	2	exilis, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	mexicana, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
brunnipes, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2			minuta, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
		fasciolata, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	misella, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
Championi, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	fatuella, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	mucronata, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
chloris, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	femorata, Baly ( <i>g. Megascelis</i> )	3		
circumducta, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	flavipes, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	nigripennis, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	3
cleroides, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	2	frenata, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	nitidula, Fabr. ( <i>g. Lema</i> )	3
collaris, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	frontalis, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3		
columbina, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2	fulgida, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	obscurivittata, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	3
corcula, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	2	fulvipes, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	celis)	3
crenipes, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	2			opalina, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
crucifera, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	2	gracilis, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	ornata, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3
cuprea, Fabr. ( <i>g. Megascelis</i> )	7	Grayi, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3		

	Pages.		Pages.		Pages.
parallela, Har. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	ruficollis, Kirsch ( <i>g. Megascelis</i> )	4	taeniata, Kirsch ( <i>g. Megascelis</i> )	4
postica, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	3	rufipes, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	tenella, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	
postica, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	rufotestacea, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	4	tibialis, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4
posticata, Baly ( <i>g. Megascelis</i> )	3	sacerdotalis, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	4	texana, Linell ( <i>g. Megascelis</i> )	4
prasina, Chev. ( <i>g. Megascelis</i> )	3	Sallaei, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	titan, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	4
princeps, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	3	saphiripennis, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	tricolor, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4
puella, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	satrapa, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	unicolor, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4
purpurea, Perty ( <i>g. Megascelis</i> )	4	semipurpurea, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	4	virgo, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4
purpureicollis, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	smaragdula, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	viridana, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4
purpureipennis, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	4	socialis, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	4	viridipallens, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	4
purpureotincta, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	4	spinipes, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	viridis, Ill. ( <i>g. Megascelis</i> )	4
quadrimaculata, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	4	stratitica, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	viridisimplex, Clark ( <i>g. Megascelis</i> )	4
quadrisignata, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	stratitica, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	vittata, Fabr. ( <i>g. Megascelis</i> )	4
robusta, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	submetallescens, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4	vittatipennis, Jac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4
rubricollis, Bates ( <i>g. Megascelis</i> )	4	subtilis, Boh. ( <i>g. Megascelis</i> )	4		
		suturalis, Lac. ( <i>g. Megascelis</i> )	4		

## EXPLANATION OF THE PLATE

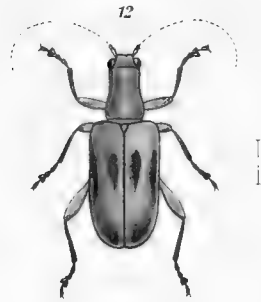
- Fig. 1. *Megascelis unicolor*, Lacordaire.  
 — 2. — *flavipes*, Lacordaire.  
 — 3. — *viridis*, Illiger.  
 — 4. — *dispar*, Bates.  
 — 5. — *fasciolata*, Lacordaire.  
 — 6. a. b. — *amabilis*, Lacordaire.  
 — 7. — *obscurévittata*, Bates.  
 — 8. — *laevicoma*, Bates.  
 — 9. — *circumducta*, Lacordaire.  
 — 10. — *viridipallens*, Clark.  
 — 11. — *vittata*, Fabricius.  
 — 12. *Ateledera cygnoides*, Lacordaire.



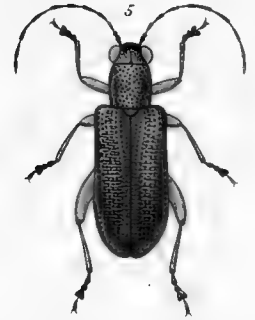
*Megascelis viridipallens* Clark.



*Megascelis dispar* Bates



*Ateledera cygnoides* Lac.



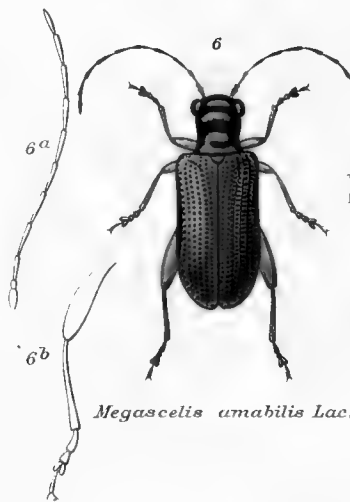
*Megascelis fasciolata* Lac.



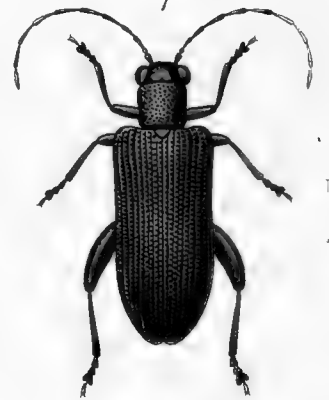
*Megascelis circumducta* Lac.



*Megascelis viridis* Ill.



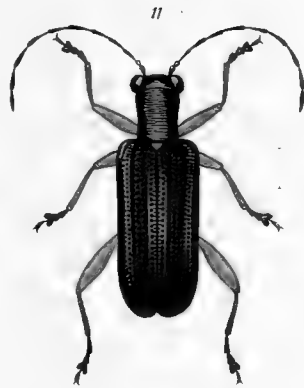
*Megascelis amabilis* Lac.



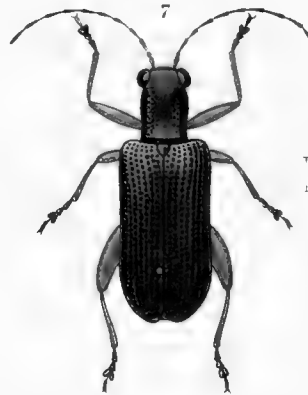
*Megascelis unicolor* Lac.



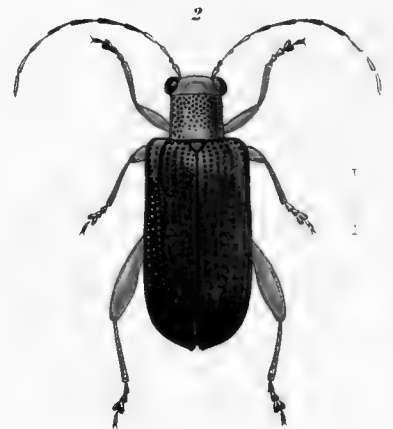
*Megascelis laevicomma* Bates



*Megascelis vittata* Fabr.



*Megascelis obscurovittata* Bates



*Megascelis flavipes* Lac.

LIBRARY  
OF THE  
STATE OF ILLINOIS

COLEOPTERA

FAM. MEGALOPIDÆ





# COLEOPTERA PHYTOPHAGA

## FAM. MEGALOPIDÆ

by M. JACOBY & H. CLAVAREAU

WITH 2 COLOURED PLATES



THIS is a well characterized family which forms the second group of the *Phytophaga camptosoma* of Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 609 (1845); these insects have their nearest allies in the *Clythrinæ* but their general shape is as a rule less cylindrical and the structure of the palpi and of the antennæ is different; the first named organs have their terminal joint pointed instead of ovate or truncate as in the *Clythrinæ*, the antennæ are longer and the joints of which they are composed are less serrate, the general aspect of the insects is neat and pleasing, most of them are of comparatively large size and their elytra show many coloured various designs in many species and are in some cases pubescent.

**General characters.** — Body elongate, often flattened above, head frequently but not always constricted behind the eyes, the latter often large but sometimes much smaller, deeply emarginate, the terminal joint of the palpi elongate and pointed, antennæ short, the terminal joints transversely widened, sometimes dentate, the basal joint inserted in front of the eyes, close to the inner margin; thorax transverse, narrowed anteriorly, the sides straight, or of subcylindrical shape, often transversely sulcate anteriorly and posteriorly, occasionally tuberculiform; elytra either flattened, narrowed posteriorly or narrower and parallel and in that case not covering the pygidium, prosternum very narrow or

Many species, at present placed in *Sphondylia*, *Pencilomorpha* and *Colobaspis* have been doubtfully included in these genera, as there is no certainty in regard to their true places till all the types have been examined, considerable uncertainty exists even as to the validity of some genera, since many species show a great variety in structural details, necessitating almost another genus for every species.

invisible between the coxæ, mesosternum often perpendicular, metasternum sometimes raised into a compressed projection, abdomen with the last abdominal segment the longest, legs robust, the posterior femora strongly incrassate in the male and often armed with stout teeth, tibiæ more or less curved and pubescent, tarsi robust, dilated, claws simple (*in Pedrillia* appendiculate).

## KEY TO THE GENERA

1. — *Metasternum compressed and strongly raised anteriorly* . . . . . Genus MASTOSTHETHUS, Lacordaire.  
*Metasternum not raised* . . . . . 2.
2. — *Thorax without transverse grooves* . . . . . 3.  
*Thorax with anterior and posterior grooves* . . . . . 6.
3. — *The last four joints of the antennæ flabellate* . . . . . Genus PIOMELOPUS, nov. gen.  
*The last four joints of the antennæ normal* . . . . . 4.
4. — *Thorax tuberculate at the middle of the sides* . . . . . Genus KULUA, Jacoby.  
*Thorax not tuberculate* . . . . . 5.
5. — *Thorax strongly widened at the middle and narrowed at base* . . . . . Genus SPHONDYLIA, Weise.  
*Thorax elongate, nearly straight at sides, not narrowed at base* . . . . . Genus ANTONARIA, nov. gen.
6. — *Eyes large and prominent* . . . . . 7.  
*Eyes not large* . . . . . 12.
7. — *Thorax not tuberculate near the base at the sides* . . . . . 8.  
*Thorax more or less strongly tuberculate near the posterior angles* . . . . . 10.
8. — *Elytra narrowed posteriorly, depressed at the suture* . . . . . Genus MEGALOPUS, Fabricius.  
*Elytra broad and convex* . . . . . 9.
9. — *Thorax subquadrate* . . . . . Genus AGATHOMERUS, Lacordaire.  
*Thorax subcylindrical, narrowed in front* . . . . . Genus CLYTHRAXELOMA, Kraatz.  
*Thorax not subcylindrical, obliquely narrowed anteriorly* . . . . . Genus PÆCILOMORPHA, Hope.
10. — *Metasternum bituberculate* . . . . . Genus TEMNASPIS, Lacordaire.  
*Metasternum not bituberculate* . . . . . 11.
11. — *Scutellum rounded at the sides and apex* . . . . . Genus BARTICARIA, nov. gen.  
*Scutellum triangular, angulate at apex* . . . . . Genus COLOBASPIS, Fairmaire.
12. — *Elytra parallel, the sides costate above, strongly deflexed* . . . . . Genus HOMALOPTERUS, Perty.  
*Elytra convex, the sides normally shaped* . . . . . 13.
13. — *Thorax tuberculate near the posterior angles* . . . . . Genus LEUCASTEIA, Stål.  
*Thorax not tuberculate* . . . . . 14.
14. — *Claws appendiculate* . . . . . Genus PEDRILLIA, Westwood.

## I. GENUS MASTOSTHETHUS, LACORDAIRE

**Mastosthethus.** Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 614 (1845), Chapuis, Gen. Col. Vol. 10, p. 89 (1874).

= **Bruchus.** Olivier, Ent. Vol. 4, n<sup>o</sup> 79, p. 7 (1795).

= **Clythra.** Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 2, p. 29 (1801).

= **Megalopus.** Olivier, Ent. Vol. 6, p. 920 (1808); Klug, Ent. Mon. p. 45 (1824) (pars); Jahrb. Ins. p. 208 (1834) (pars).

**Characters.** — Of generally flattened and broad appearance, glabrous above, head constricted behind the eyes, the latter broadly emarginate, antennæ with the terminal joints transversely widened,

the third joint elongate, thorax transverse, the lateral margins nearly straight and obliquely narrowed towards the apex, the posterior angles more or less pointed and oblique, the surface without sulci, scutellum broadly subtriangular, its apex more or less rounded, elytra broad, rather flattened, the shoulders oblique, the apex narrowed, metasternum strongly raised at the middle, often forming a projection between the coxæ, posterior femora moderately thickened, unarmed, the intermediate tibiæ more or less curved, all the tibiæ bicarinate above, the posterior ones with two spines at the apex, claw-joint very long, the claws furnished at the base with long stiff bristles.

**Type :** *Mastostethus balteatus*, Klug.

**Monograph.** — Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, pp. 614-670 (1845).

**Literature.** — Bates & Clark, Cat. Phyt. App. pp. 71-80 (1865); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, pp. 19-24 (1880); idem, suppl. pp. 57-63 (1888).

**Geographical distribution of species.** — The numerous and handsomely marked species of this genus are all inhabitants of tropical South America as well as Mexico and other parts of Central America.

1. *M. abbreviatus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 218 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*abbreviatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 650 (♂).
2. *M. abdominalis*, Klug, Ent. Mon. p. 78, pl. 6, f. 1 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*abdominalis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 635.
3. *M. alternans*, Klug, Jahrb. Ins. p. 217 (♀) (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*alternans*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 625.
4. *M. angustovittatus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 343 (1892) (Mexico).
5. *M. argentinensis*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 65 (1904) (Argentine Rep. : Prov. Tucuman).
6. *M. atrofasciatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 623 (1845) (Bolivia).  
*atrofasciatus*, Blanchard, Voy. d'Orbigny, Col. p. 210, pl. 23, f. 1 (1837-43) (*Megalopus*).
7. *M. aulicus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 640 (1845) (Brazil).
8. *M. aurentiacus*, Lacordaire, idem, p. 666 (♀) (1845) (Bolivia).  
*aurentiacus*, Blanchard, Voy. d'Orbigny, Col. p. 210, pl. 23, f. 3 (1837-43) (*Megalopus*).
9. *M. balteatus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 219 (1834) (*Megalopus*) (Mexico : Oaxaca).  
*balteatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 616 (1845 ; Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 19 (1880).  
— *cingulatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 618 (♂) (1845); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 57 (1888).  
*var. bilobus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 619 (1845); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 20 (1880);  
idem, suppl. p. 57 (1888).  
*var. nigrocinclus*, Chevrolat, Col. Mex. Cent. 1, fasc. 1 n° 22 (1832) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 617;  
Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 20 (1880); idem, Suppl. p. 57 (1888).
10. *M. Balyi*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 127 (1904) (Upper Amazons).
11. *M. basalis*, Baly, Cist. Ent. Vol. 2, p. 127 (1879) (Brazil : Minaes Geraes).
12. *M. Batesi*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 201, pl. 5, f. 8 (1859) (Ega & Peru).
13. *M. bicolor*, Klug, Ent. Mon. p. 76, pl. 5, f. 8 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*bicolor*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 633.  
= *frontalis*, Serville, Encycl. Méth. Ins. Vol. 10, p. 320 (1825) (*Megalopus*).
14. *M. binotatus*, Klug, Ent. Mon. p. 74, pl. 5, f. 6 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*binotatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 656 (♀).
15. *M. bipunctatus*, Klug, Ent. Mon. p. 78, pl. 6, f. 2 (♀) (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*bipunctatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 641 (♂).
16. *M. bizonatus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 77 (1865) (Amazons).
17. *M. bolivianus*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 67 (1904) (Bolivia). — **Plate I, Fig. 6.**
18. *M. Buckleyi*, Baly, Cist. Ent. Vol. 2, p. 124 (1879) (Ecuador).
19. *M. cardinalis*, Klug, Jahrb. Ins. p. 219 (1834) (*Megalopus*) (Brazil : Rio Janeiro).  
*cardinalis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 638.
20. *M. Championi*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 21, pl. 2, f. 12 (1880) (Guatemala).
21. *M. chontalensis*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 166 (1880) (Nicaragua : Chontales).  
*chontalensis*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 22, pl. 1, f. 1 (1880); idem, Suppl. p. 60 (1888).

22. *M. cordovensis*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 58, pl. 36, f. 7 (1888) (Mexico).
23. *M. curvatus*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 2, p. 29 (1801) (*Clythra*) (Cayenne).  
*curvatus*, Klug, Ent. Mon. p. 82, pl. 6, f. 5 (1824) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 627 (♂).
24. *M. curvipes*, Fabricius, Syst. Eleuth., Vol. 2, p. 29 (1801) (*Clythra*) (South America).  
*curvipes*, Klug, Ent. Mon. p. 79, pl. 6, f. 3 (1824) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 669.
25. *M. cyclostigma*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 79 (1865) (Ega).
26. *M. dentatus*, Klug, Ent. Mon. p. 73, pl. 5, f. 5 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*dentatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 653.  
= *exclamationis*, Serville, Encycl. Méth. Vol. 10, p. 320 (1825) (*Megalopus*).
27. *M. depressus*, Klug, Ent. Mon. p. 71, pl. 5, f. 4 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*depressus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 655 (♂).
28. *M. diadema*, Klug, Jahrb. Ins. p. 219 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*diadema*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 636 (♀).
29. *M. dimidiatus*, Klug, Ent. Mon. p. 77, pl. 5, f. 9 (1824) (*Megalopus*) (Bahia).  
*dimidiatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 669.
30. *M. distinctus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 632 (1845) (Cayenne).
31. *M. duplocinctus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 71 (1865) (Mexico).
32. *M. ephippiger*, Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 10, p. 301, pl. 15, f. 3 (1826) (*Megalopus*) (Brazil, Guiana).  
*ephippiger*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 664.
33. *M. Erichsoni*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 64 (1904) (Peru). — **Plate I, Fig. 8.**
34. *M. erythrosoma*, Blanchard, Voy. d'Orbigny, Col. p. 210, p. 23, f. 2 (1837-43) (*Megalopus*) (Bolivia).  
= *trifasciatus*, Guérin, Icon. Règne Anim. Ins. p. 256 (1844) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 624.
35. *M. fecialis*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 78 (1865) (Ega).
36. *M. femoratus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 60, pl. 36, f. 8 (1888) (Guatemala).
37. *M. ferrugineus*, Olivier, Encycl. Méth. Vol. 5, p. 198 (1791) (*Bruchus*) (Cayenne).  
*ferrugineus*, Olivier, Ent. Vol. 4, n° 79, p. 7, pl. 1, f. 5 (1795) (*Bruchus*).  
= *dorsalis*, Olivier, Ent. Vol. 6, n° 96bis, p. 920, pl. 1, f. 1 a, b (*Megalopus*); Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 10, p. 305 (1826) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 634.
38. *M. flavovittatus*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 26, p. 169 (1903) (Peru : Marcapata). — **Plate I, Fig. 5.**
39. *M. fraternus*, Baly, Cist. Ent. Vol. 2, p. 128 (1879) (Brazil).  
*fraternus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 20, pl. 2, f. 11 (1880).
40. *M. frontalinotatus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 76 (1865) (Cayenne).
41. *M. frontalis*, Klug, Ent. Mon. p. 70, pl. 5, f. 7 (1824) (*Megalopus*) (Brazil : Cameta).  
*frontalis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 632 (♂).
42. *M. funereus*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 63 (1904) (Peru).
43. *M. Germari*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 652 (♂) (1845) (Brazil).
44. *M. gracilentus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 59, pl. 36, f. 6 (1888) (Panama).
45. *M. hamatomelas*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 646 (1845) (Brazil : Rio Janeiro).
46. *M. hieroglyphicus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 222 (1834) (*Megalopus*) (Mexico).  
*hieroglyphicus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 663 (♀).
47. *M. histrio*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 661 (1845) (Cayenne).
48. *M. humeronotatus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 62, pl. 36, f. 12 (1888) (Panama).
49. *M. imitans*, Jacoby, idem, p. 62, pl. 36, f. 11 (Panama).
50. *M. inornatus*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 73 (1865) (Obydos). — **Plate I, Fig. 7.**
51. **M. Jacobyi**, Clavareau.  
*femoratus* Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 64 (1904) (Bahia).
52. *M. Jansonii*, Baly, Cist. Ent. Vol. 2, p. 126 (1879) (Amazons).
53. *M. Javeti*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 203, pl. 5, f. 1 (1859) (Ega).
54. *M. Jekeli*, Baly, idem, p. 202 (Ega).
55. *M. Lacordairei*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 65 (1904) (Peru).
56. *M. lateritius*, Klug, Jahrb. Ins. p. 220 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*lateritius*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 643 (♀) (1845).
57. *M. lavatus*, Baly, Journ. of Ent. Vol. 1, p. 281, pl. 13, f. 6 (1861) (Mexico : Oaxaca).

58. *M. Leprieuvi*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 620 (♀) (1845) (Cayenne).
59. *M. maculicollis*, Lacordaire, idem. p. 637 (♂) (1845) (Cayenne).
60. ***M. mexicanus***, Clavareau.  
     - *modestus* | Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 61, pl. 36, f. 13 (1888) (Mexico).
61. *M. modestus*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 589, pl. 54, f. 2 (1880) (Eastern Ecuador).
62. *M. menostigma*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 73 (1865) (Tapajos).
63. *M. multipunctatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 644 (1845) (Brazil).
64. *M. nigricollis*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 66 (1904) (Brazil : Prov. Goyaz).
65. *M. nigrifrons*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 655 (♀) (1845) (Cayenne).
66. *M. nigripennis*, Lacordaire, idem, p. 621 (♀) (Cayenne).
67. *M. nigrofasciatus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 24, pl. 1, f. 25 (1880) (Guatemala).
68. *M. nigrovarius*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 63 (1904) (Brazil : Prov. Goyaz).
69. *M. notaticollis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 75 (1865) (Espírito Santo).
70. *M. novemmaculatus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 211 (1834) (*Megalopus*) (Mexico).  
     *novemmaculatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 668 (♀) (1845); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 23, pl. 1, f. 19 (1880).
71. *M. obliquus*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 2, p. 29 (1801) (*Clythra*) (Cayenne).  
     *obliquus*, Klug, Ent. Mon. p. 83, pl. 6, f. 6 (1824) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 628 (♀) (1845).
72. *M. octomaculatus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, suppl. p. 63, pl. 36, f. 14 (1888) (Panama).
73. *M. panamensis*, Jacoby, idem, p. 61, pl. 36, f. 9-10 (1888) (Panama).
74. *M. pantherinus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 649 (♂) (1845) (Brazil).
75. *M. Pascoei*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 202, pl. 5, f. 7 (1859) (Ega).
76. *M. peruensis*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 26, p. 169 (1903) (Peru : Marcapata).—**Plate I, Fig. 9.**
77. *M. phaleratus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 221 (1834) (*Megalopus*) (Mexico).  
     *phaleratus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 663 (♀) (1845); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 23 (1880).  
     — *Dohrni*, Baly, Journ. of Ent. Vol. 1, p. 281, pl. 13, f. 5 (1861).
78. *M. philemon*, Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 1, p. 616 (1863) (Upper Amazons).
79. *M. picticollis*, Baly, idem, p. 127 (Columbia).
80. *M. pictus*, Baly, Cist. Ent. Vol. 2, p. 125 (1879) (Columbia).
81. *M. placidus*, Baly, ibidem, p. 127 (Mexico).  
     *placidus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, pl. 1, f. 22 (1880).
82. *M. plato*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 72 (1865) (Ega).
83. *M. pullatus*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 76 (1865) (S. Paolo).
84. *M. punctiger*, Kirsch, Deuts. Ent. Zeits. Vol. 19, p. 297 (1875) (Peru).
85. *M. quadrinotatus*, Erichson, Arch. f. Naturg. Vol. 1, p. 150 (1847) (Peru).
86. *M. quadriplagiatus*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 27, p. 67 (1904) (Bahia).
87. *M. quadrifunctatus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 220 (1834) (*Megalopus*) (Brazil : Cassapava).  
     *quadrifunctatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 642 (♀).
88. *M. quinquemaculatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 628 (♂) (1845) (Cayenne).
89. *M. robustus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 74 (1865) (Brazil).
90. *M. Rogersi*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 166 (1880) (Costa Rica : Cache).  
     *Rogersi*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 22, pl. 1, f. 23 (1880).
91. *M. rubricollis*, Chevrolat, Col. Mex. Cent. 1 Fasc. 4, n<sup>o</sup> 84 (1834) (*Megalopus*) (Mexico).  
     *rubricollis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 659 (♂) (1845); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 21, pl. 1, f. 20 (1880); idem, Suppl. p. 59 (1888).
92. *M. rufipennis*, Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 10, p. 302, pl. 15, f. 12 (1826) (*Megalopus*) (Brazil).  
     *rufipennis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 669 (1845).
93. *M. Salvini*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 983 (1878) (Costa Rica : Cache).  
     *Salvini*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 21, pl. 1, f. 18 (1880); idem, Suppl. p. 58, pl. 36, f. 5 (var.) (1888).
94. *M. sanguineus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 636 (♀) (1845) (Brazil).
95. *M. sejunctus*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 79 (1865) (S. Paolo).
96. *M. sexguttatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 651 (1845) (Cayenne).
97. *M. sexnotatus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 80 (1865) (Mexico).

98. *M. sexplagiatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 658 (♂) (1845) (Mexico).  
*sexplagiatus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 21, pl. 1, f. 24 (1880).
99. *M. sexpunctatus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 221 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*sexpunctatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 644 (1845).
100. *M. sigma*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 78 (1865) (Tapajos).
101. *M. sobrinus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 641 (♂) (1845) (Brazil).
102. *M. speciosus*, Baly, Cist. Ent. Vol. 2, p. 124 (1879) (Ecuador).
103. *M. Stali*, Baly, Journ. of Ent. Vol. 1, p. 282, pl. 13, f. 4 (1861) (Mexico).  
*Stali*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 22 (1880).
104. *M. stramineus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 73 (1865) (Rio Janeiro).
105. *M. suavis*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 76 (1865) (Ega).  
*suavis*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 590 (1880).
106. *M. tarsatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 637 (♂) (1845) (Cayenne).
107. *M. terminalis*, Lacordaire, idem, p. 621 (1845) (Bolivia).  
*terminalis*, Blanchard, Voy. d'Orbigny. Col. pl. 23, f. 4 (1837-43).
108. *M. thoracicus*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 200 (1859) (Ega).
109. *M. tibialis*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 2, p. 29 (1801) (*Clythra*) (Cayenne).  
*tibialis*, Klug, Ent. Mon. p. 81, pl. 6, f. 4 (1824) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 631 (1845).  
= *unifasciatus*, Gory, in Guérin, Icon. Règne Anim. Ins. pl. 47, f. 1 (1844) (*Megalopus*).
110. *M. transversalis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 629 (1845) (Cayenne, Guiana).
111. *M. tricolor*, Lacordaire, idem, p. 626 (1845) (Columbia, Mexico).
112. *M. tricolor*, Kirsch, Berl. Ent. Zeit. Vol. 9, p. 94 (1865) (Bogota).
113. *M. trigeminus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 657 (♀) (1845) (Bolivia).
114. *M. uniplagiatus*, Lucas, Voy. Casteln. p. 194, pl. 14, f. 4 (1857) (Brazil).
115. *M. variegatus*, Klug, Ent. Mon. p. 69, pl. 5, f. 1 (1824) (*Megalopus*) (Rio Janeiro).  
*variegatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 647 (1845).  
= *histrion*, Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 10, p. 301, pl. 15, f. 3 (1826) (*Megalopus*).
116. *M. versicolor*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 662 (♂) (1845) (Mexico).
117. *M. verticalis*, Klug, Jahrb. Ins. p. 211 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*verticalis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 645 (♂) (1845).
118. *M. vexillarius*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 72 (1865) (Para).
119. *M. vicinus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 660 (♂) (1845) (Mexico).  
*vicinus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 22 (1880); idem, Suppl. p. 60 (1888).
120. *M. vittatus*, Klug, Ent. Mon. p. 70, pl. 5, f. 3 (1824) (*Megalopus*) (Brazil: Rio Janeiro).  
*vittatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 652 (1845).
121. *M. zonatus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 219 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*zonatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 665 (1845).

## 2. GENUS PIOMELOPUS, NOV. GEN.

**Characters.** — Of broadly elongate and robust shape, pubescent, eyes moderately prominent, the head but slightly constricted behind, emargination of the eyes pubescent, antennæ short, not extending to the base of the thorax, the basal joint longer than the third, the latter but slightly longer than the fourth, terminal joints flabellate, very strongly transverse, thorax scarcely broader than long, the sides widened at the middle into a tubercle, the surface obsoletely transversely grooved anteriorly and posteriorly, pubescent, scutellum subquadrate, its apex truncate, elytra pubescent, broad and parallel, the base subtuberculate, legs robust, the posterior femora moderately incrassate, unarmed, tarsi broad.

**Type:** *Pocilomorpha flabellicornis*, Jacoby.

The structure of the antennæ which almost resemble that of a species of the family *Lamellicornia* and the elongate shape of the thorax which has the sides tuberculate at the middle instead at the base, justify I think the erection of this genus for the species named above.

**Geographical distribution of species.** — A single species is known from Madagascar.

1. *P. flabellicornis*, Jacoby, Coleopt. Novit. p. 1 (1895) (*Pocilomorpha*). — **Plate I, Fig. 2.**

*flabellicornis*, Jacoby, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 186 (1895) (*Pocilomorpha*).

### 3. GENUS KUILUA, JACOBY

**Kuilua.** Jacoby, Novit. Zool. Vol. 1, p. 511 (1894).

**Characters.** — Body elongate, flattened and pubescence, palpi slender and filiform, eyes deeply notched, antennae with strongly transverse joints, pubescent, the second joint very short, thorax transverse, the sides widened into a strong tubercle, the disc with two narrow transverse sulci (near the anterior and posterior margin) scutellum slightly emarginate at apex, elytra clothed with silky pubescence, the sides strongly deflexed, forming a ridge when seen from above, legs moderately robust, pubescent, posterior femora armed with two spines, tibiae more or less curved, tarsi triangular, strongly pubescent, clawjoint long, claws simple, prosternum only visible at the anterior portion, abdominal segments of nearly equal length.

This genus resembles more a member of the family *Lycidae* or *Telephoridae* than the actual group in general shape, colour and appearance, but is a true *Megalopid* from any of the genera of which it may be separated by the shape of the antennae, their structure and that of the thorax which is tuberculate at the middle of the sides not at the base.

**Geographical distribution of species.** — A single specimen from the french Congo, is known, now in the Tring Museum.

1. *K. africana*, Jacoby, Novit. Zool. Vol. 1, p. 511 (1894) (Kuilu). — Plate I, Fig. 4.

### 4. GENUS SPHONDYLIA, WEISE

**Sphondylia.** Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 120 (1902); Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 235 (1904).

= **Poecilomorpha.** Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 721 (1845) (pars); Chapuis, Gen. Col. Vol. 10, p. 93 (1874) (pars).

**Characters.** — Elongate, narrowed posteriorly, pubescent, head broad, not constricted behind the eyes, the latter scarcely prominent, terminal joints of the antennae transverse, thorax widened at the middle, with rounded sides, broader than long without sulci, elytra distinctly narrowed towards the apex, pubescent, often depressed along the suture at the base, legs as in the genus *Megalopus*, the posterior femora unarmed.

This genus is characterized by the transverse thorax and its rounded and widened shape at the middle, by the broad head which is not constricted and by the eyes which are not prominent.

**Type :** *Sphondylia magnicollis*, Weise.

**Geographical distribution of species.** — All the species inhabit Africa.

1. *S. afra*, Klug, Ent. Mon. p. 67, pl. 6, f. 7 (1824) (*Megalopus*) (Cape).  
*afra*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 726 (1845).
2. *S. Balyana*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 272 (1864) (*Poecilomorpha*) (South Africa).
3. *S. fasciaticollis*, Jacoby, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 215 (1901) (*Poecilomorpha*) (Mashonaland : Mtoko's).
4. *S. Jacobyi*, Clavareau, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 110 (1905) (French Congo : Lambarem).
5. *S. magnicollis*, Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 122 (1902) (Dai-es-Salaam).
6. *S. mutillaria*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 87 (1865) (*Poecilomorpha*) (Natal).  
*mutillaria*, Peringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 6, pt. 2, pl. 2, f. 3 (1892).  
= *albofasciatus*, Fairmaire, Notes Leyd. Mus. Vol. 9, p. 197 (1887) (*Mutilloides*); idem, Vol. 10, p. 271 (1888).
7. *S. Schulzi*, Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 123 (1902) (Northern Usambara : Hohenfriedeberg).
8. *S. sobrina*, Harold, Ber. Akad. Wiss. Berlin, p. 267 (1880) (*Poecilomorpha*) (South Africa).  
*sobrina*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. France (6), Vol. 7, p. 348 (1887).
9. *S. Thoreyi*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 14, p. 436 (1864) (*Poecilomorpha*) (Old Calabar). — Plate I, Fig. 4.

14. *S. tomentosa*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 724 (1845) (*Poecilomorpha*) (Natal).  
*tomentosa*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, Vol. 1, p. 522 (1853) (*Poecilomorpha*).  
 15. *S. ventralis*, Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 124 (1902) (Northern Usambara).  
 16. *S. Westermanni*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 272 (1864) (*Poecilomorpha*) (Guinea).

## 5. GENUS ANTONARIA, NOV. GEN.

**Characters.** — Shape as in *Sphondylia*, the head constricted behind, the eyes very large and prominent, occupying nearly the entire sides of the head, terminal joints of the antennæ more than usually transverse, thorax subcylindrical, not broader than long, the sides rounded and but slightly widened at the middle, pubescent, scutellum truncate at the apex, elytra pubescent, legs as in *Sphondylia*,

This genus is proposed for the reception of *Poecilomorpha murina*, Westwood, as the generic characters differ quite from that genus and from *Sphondylia*. In this genus the thorax is broader than long and the sides are widened, in the present genus the thorax is subcylindrical and longer than broad. *P. murina*, Westwood, *P. varicolor*, Jacoby, *P. fulvicornis*, Jacoby and *P. modesta*, Jacoby, likewise belong to this genus.

**Type :** *Poecilomorpha murina*, Westwood.

**Geographical distribution of the species.** — The genus as far as at present known is confined to Africa.

1. *A. femorata*, Clavareau, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 111 (1905) (Congo : Mayumbe).
2. *A. fulvicornis*, Jacoby, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 213 (1901) (*Poecilomorpha*) (East Africa).
3. *A. hirsuta*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 216, pl. 22, f. 1 (1898) (*Poecilomorpha*) (Mashonaland : Umfuli River).
4. *A. modesta*, Jacoby, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 38, p. 185 (1894) (*Poecilomorpha*) (Gaboon).
5. *A. murina*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 274 (1864) (*Poecilomorpha*) (Old Calabar).
6. *A. varicolor*, Jacoby, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 38, p. 185 (1894) (*Poecilomorpha*) (Riv. N' Gami, Gaboon).

## 6. GENUS MEGALOPUS, FABRICIUS

**Megalopus.** Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 2, p. 367 (1801); Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 696 (1845); Chapuis, Gen. Col. Vol. 10, p. 91 (1874).

**Characters.** — Of narrow, elongate shape, more or less pubescent above, head broad, eyes very prominent, deeply notched or emarginate, antennæ short, the third joint the longest, the terminal joints transverse, thorax subcylindrical, broader than long, the surface with a deep anterior and posterior sulcus, scutellum generally truncate at the apex, elytra of somewhat variable shape, generally elongate and narrowed posteriorly, with the basal portion more or less raised and bounded by an oblique groove behind, the surface more or less pubescent; of leathery appearance, the apex of each elytron often separated from each other, posterior femora mostly strongly tickened in the male, generally unarmed (in *M. armatus* and *M. Buckleyi* with a strong tooth) tibiæ curved, widened more or less towards the apex, tarsi and claws like the other genera.

There are at present many species included in this genus of variable shape and structure which would be better separated, but this would necessitate the creation of many other genera and be a doubtful benefit on account of the great variability of these insects.

**Type :** *Megalopus ruficornis*, Fabricius.

**Monograph.** — Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, pp. 696-716 (1845).



**Geographical distribution of species.** — *Megalopus* is confined to tropical South and to parts of Central America.

1. *M. analis*, Klug, Ent. Mon. p. 59, pl. 4, f. 4 (1824) (Brazil).  
*analis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 715 (1845).  
= *spinus*, Serville, Encycl. Méth. Vol. 10, p. 320 (1825).
2. *M. augustatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 712 (1845) (Cayenne).
3. *M. armatus*, Lacordaire, idem, p. 700 (1845) (Columbia).  
*armatus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 64 (1888).
4. *M. basalis*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 343 (1892) (Mexico).— **Plate 2, Fig. 12.**
5. *M. Buckleyi*, Jacoby, Ent. Month. Mag. Vol. 25, p. 203 (1889) (Ecuador).— **Plate 2, Fig. 9.**
6. *M. brasiliensis*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 26, p. 183 (1903) (S. Catharina).— **Plate 2, Fig. 7.**
7. *M. brevipennis*, Jacoby, idem, p. 183 (1903) (Brazil: Jatahy [prov. Goyaz]).
8. *M. calcaratus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 708 (1845) (Cayenne).
9. *M. curralis*, Klug, Ent. Mon. p. 64, pl. 4, f. 8 (1824) (Brazil).  
*curralis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 702 (1845).
10. *M. dentipes*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 86 (1865) (Para).
11. *M. elongatus*, Baly, Cist. Ent. Vol. 2, p. 218 (1879) (Bogota).
12. *M. flavofasciatus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 87 (1865) (Guiana).
13. *M. hirtipes*, Klug, Ent. Mon. p. 61, pl. 4, f. 6 (1824) (Brazil: Para).  
*hirtipes*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 699 (1845).
14. *M. impictus*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 86 (1865) (Tapajos).
15. *M. inscriptus*, Klug, Ent. Mon. p. 61, pl. 4, f. 6 (1824) (Guiana).  
*inscriptus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 709 (1845); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 26 (1880).
16. *M. lituratus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 214 (1834) (Brazil).  
*lituratus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 706.
17. *M. melipona*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 84 (1865) (Rio Janeiro).
18. *M. nigricornis*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 2, p. 368 (1801) (Cayenne).  
*nigricornis*, Latreille, Gen. Crust. Ins. Vol. 3, p. 45, 1, pl. 11, f. 5 (1808); Olivier, Ent. Vol. 6, p. 920, pl. 1, f. 2 (1808); Klug, Ent. Mon. p. 63, pl. 4, f. 7 (1824); Mannerheim, Mém. Acad. Sc. Pétersb. Vol. 10, p. 306 (1826); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 711 (1845).
19. *M. nigrovittatus*, Jacoby, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 272 (1893) (Bolivia: Santos Marcos).
20. *M. parallelus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 714 (♀) (1845) (Cayenne).
21. *M. pilipes*, Lacordaire, ibidem, p. 698 (♂) (Brazil).
22. *M. poecilosomus*, Lacordaire, ibidem, p. 708 (♂) (Brazil, Guiana).
23. *M. ruficornis*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 2, p. 367 (1801) (Cayenne).  
*ruficornis*, Klug, Ent. Mon. p. 60, pl. 4, f. 5 (1824); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 716.
24. *M. sericatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 705 (♂) (1845) (Brazil).
25. *M. sexvittatus*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 85 (1865) (Tapajos).— **Plate 2, Fig. 11.**
26. *M. tabidus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 215 (1834) (Brazil).  
*tabidus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 710 (♂).
27. *M. thoracicus*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 26, p. 182 (1903) (Brazil: Jatahy [prov. Goyaz]).— **Plate 2, Fig. 8.**
28. *M. tuberculatus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 213 (1834) (Brazil: Cassapava).  
*tuberculatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 697 (♂).
29. *M. violaceofasciatus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 64, pl. 36, f. 15 (1888) (Panama).
30. *M. vittaticollis*, Baly, Cist. Ent. Vol. 2, p. 129 (1879) (Upper Amazons: Nauta).
31. *M. Waterhousei*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 203 (1859) (Ega & S. Paolo).

**Doubtful species :**

32. *M. femoratus*, Serville, Encycl. Méth. Vol. 10, p. 320 (1825) (Brazil).

## 7. GENUS AGATHOMERUS, LACORDAIRE

**Agathomerus.** Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 673 (1845); Chapuis, Gen. Col. Vol. 10, p. 90 (1874).

= **Megalopus.** Klug, Ent. Mon. p. 45 (1824) (pars); Jahrb. Ins. p. 208 (1834) (pars).

**Characters.**—Head produced in front, constricted behind the eyes, the latter triangularly emarginate, antennæ rather variable, the third joint elongate, the following joints gradually transversely widened; thorax transverse, of equal width, the sides nearly straight, the posterior angles acute, the disc with a transverse sulcus near the anterior and posterior margin, scutellum triangular; elytra wider at the base than the thorax, without basal depression, the lateral margins thickened, epipleuræ absent, the surface glabrous or pubescent, posterior femora incrassate, unarmed, their tibiæ generally curved, tarsi short and broad, clawjoint very elongate, claws simple, the first four abdominal segments short, equal, the fifth much longer.

Several species at present included in this genus probably do not belong to it. The genus *Agathomerus* is principally distinguished by the transverse and bisulcate thorax in connection with the subcylindrical or flattened elytra which have no basal depression.

**Type:** *Agathomerus pulcher*, Lacordaire.

**Monograph.** — Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, pp. 673-696 (1845).

**Literature.** — Clark & Bates, Cat. Phyt. App. pp. 80-84 (1865); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, pp. 24-25 (1880); idem Suppl. pp. 63-64 (1888).

**Geographical distribution of species.** — South and Central America.

1. *A. affinis*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 1, pt. 1, p. 25 (1880) (Mexico).
2. *A. atripennis*, Jacoby, idem, p. 25 (Mexico).
3. *A. azureipennis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 680 (1845) (Cayenne).
4. *A. Batesi*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 199, pl. 5, f. 2 (1859) (Ega).
5. *A. bifasciatus*, Klug, Ent. Mon. p. 53, pl. 3, f. 8 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*bifasciatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 687 (♂).
6. *A. bivittatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 692 (1845) (Brazil).
7. *A. coeruleus*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 81 (1865) (Tapajos).
8. *A. cyaneus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 84 (Rio Negro).
9. *A. cyanopterus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 677 (♀) (1845) (Brazil).
10. *A. discoideus*, Klug, Ent. Mon. p. 49, pl. 3, f. 5 (1824) (*Megalopus*) (Rio Janeiro).  
*discoideus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 676 (1845).  
— *cinctus*, Serville, Encycl. Méth. Vol. 10, p. 319 (1825) (*Megalopus*).
11. *A. dubiosus*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 808 (1876) (Mexico).  
*dubiosus*, Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, pt. 1, p. 24 (1880; idem, suppl. p. 64 (1888).
12. *A. egregius*, Germar, Ins. Spec. Nov. p. 525 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*egregius*, Klug, Ent. Mon. p. 50, pl. 3, f. 4 (1824); Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb, Vol. 10, p. 307 (1826) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 678 (1845).
13. *A. elegans*, Klug, Jahrb. Ins. p. 210 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*elegans*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 679 (1845).
14. *A. ephippium*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 693 (♂) (Brazil).
15. *A. fasciatus*, Dalman, Analect. Ent. p. 72 (1823) (*Megalopus*) (Brazil).  
*fasciatus*, Klug, Ent. Mon. p. 58, pl. 4, f. 3 (1824) (*Megalopus*); Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 10, p. 304 (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 693 (1845).
16. *A. flavomaculatus*, Klug, Ent. Mon. p. 57, pl. 7, f. 2 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*flavomaculatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 683 (1845).
17. *A. humeralis*, Serville, Encycl. Méth. Vol. 10, p. 320 (1825) (*Megalopus*) (Brazil).  
*humeralis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 684 (1845).  
— *axillaris*, Klug, Jahrb. Ins. p. 212 (1834) (*Megalopus*).
18. *A. incomparabilis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 81 (1865) (Espírito-Santo).
19. *A. lautus*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 83 (1865) (Para).
20. *A. lavatus*, Baly, Journ. of Ent. Vol. 1, p. 281, pl. 13, f. 6 (1861) (Oaxaca).
21. *A. marginatus*, Klug, Ent. Mon. p. 15, pl. 3, f. 6 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
*marginatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 687 (♀) (1845).
22. *A. nigricollis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 82 (1865) (Brazil).
23. *A. nobilis*, Klug, Jahrb. Ins. p. 210 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
*nobilis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 677 (♂) (1845).

24. *A. notaticollis*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 82 (1865) (Bahia).  
 25. *A. pauper*, Bates, Cat. Phyt. App. p. 80 (1865) (S. Paolo).  
 26. *A. pictus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 691 (1845) (Brazil).  
 27. *A. pulcher*, Lacordaire, idem, p. 675 (♀) (1845) (Mexico).  
 28. *A. rubrinotatus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 83 (1865) (Mexico).  
 29. *A. rufus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 213 (1834) (*Megalopus*) (Mexico).  
     *rufus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 694 (1845); Jacoby, Biol. Centr. Amer. Col. Vol. 6, Suppl. p. 63 (1888).  
 30. *A. Sallei*, Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (n. ser.), Vol. 5, p. 153 (1859) (Mexico).  
 31. *A. sellatus*, Germar, Ins. Spec. Nov. p. 524 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
     *sellatus*, Klug, Ent. Mon. p. 47 (1824) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 680 (1845).  
     = *limbatus*, Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 10, p. 303, pl. 15, f. 5 (1826) (*Megalopus*).  
 32. *A. sexmaculatus*, Kirby, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 12, p. 444 (♂) (1814) (*Megalopus*) (Brazil).  
     *sexmaculatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 696 (1845).  
     = *maculatus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 210 (1834) (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 689, (♀).  
 33. *A. signatus*, Klug, Ent. Mon. p. 54, pl. 3, f. 9 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
     *signatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 681 (1845).  
     = *Henningsi*, Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 10, p. 302, pl. 15, f. 4 (1826) (*Megalopus*).  
     = *lineatus*, Serville, Encycl. Méth. Ins. Vol. 10, p. 320 (1825) (*Megalopus*).  
 34. *A. simplicipennis*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 590 (1880) (Eastern Ecuador).  
 35. *A. subfasciatus*, Germar, Ins. Spec. Nov. p. 525 (1824) (*Megalopus*) (Brazil). — **Plate 1, Fig. 12.**  
     *subfasciatus*, Klug, Ent. Mon. p. 52 (1824); Mannerheim, Mém. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 10, p. 27 (1826); Règne  
     Anim. Ill. Ins. pl. 70, f. 1 (*Megalopus*); Lacordaire, Mon. Phyt. p. 688.  
 36. *A. succinctus*, Klug, Jahrb. Ins. p. 212 (1834) (*Megalopus*) (Brazil).  
     *succinctus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 686 (1845).  
 37. *A. testaceus*, Klug, Ent. Mon. p. 56, pl. 4, f. 1 (1824) (*Megalopus*) (Brazil).  
     *testaceus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 683 (1845).  
 38. *A. viduus*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 48 (1865) (Rio Janeiro).

## 8. GENUS CLYTHRAXELOMA, KRAATZ

**Clythraeloma.** Kraatz, Deuts. Ent. Zeits. Vol. 23, p. 143 (1879).

**Characters.** — Elongate, subcylindrical, antennæ short, the 4 to the 10th joint semiserrate, thorax slightly broader than long, the surface with a deep transverse anterior and posterior sulcus, tuberculate near the posterior angles, scutellum with the posterior margin, emarginate, elytra sparingly pubescent, metasternum simple, not raised, legs robust, the posterior femora strongly incrassate, with a single stout tooth, tibiæ more or less curved.

This genus is closely allied to *Tennaspis* Lac. as well as to *Colobaspis* Fairm. (*Macrolopha* Weise) it may be distinguished from the first named genus by the metasternum which is not compressed and raised anteriorly and by the posterior femora which have but one tooth instead of two. The shape of the thorax, which is less transverse and devoid of the lateral basal tooth, separates the genus from *Colobaspis*.

**Geographical distribution of species.** — A single species is known from the Amur.

1. *C. cyanipennis*, Kraatz, Deuts. Ent. Zeits. Vol. 23, p. 143, pl. 2, f. 3 (Amur). — **Plate 2, Fig. 1.**  
     *cyanipennis*, von Heyden, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 21, p. 261 (1887).

## 9. GENUS POECILOMORPHA, HOPE

**Poecilomorpha.** Hope, Coleopt. Manual, Vol. 3, p. 178 (1840); Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 721 (1845) (pars); Chapuis, Gen. Col. Vol. 10, p. 93 (1874) (pars); Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 126 (1902).

= **Megalopus.** Klug, Ent. Mon. p. 67 (1824) (pars); Jahrb. Ins. p. 216 (1834) (pars).

**Characters.** — Head constricted behind, eyes large and prominent, the antennæ strongly trans-

verse and serrate from the fifth joint, thorax transverse, slightly narrowed anteriorly, the posterior angles feebly tuberculiform, the disc with a very narrow and somewhat feebly transverse anterior and posterior sulcus, apex of scutellum truncate, elytra strongly punctured, obsoletely pubescent, posterior femora strongly incrassate, unarmed, claws simple.

The diagnosis of this genus is founded upon *P. Passerini*, Hope of which a typical specimen is contained in the Oxford Museum and which I have examined. The thorax is less transverse than in *Colobaspis* and has not the strong tooth or tubercle at the sides of the base.

**Type :** *Pocilomorpha Passerini*, Hope.

**Geographical distribution of species.** — Java, South & Central Africa.

**Asiatic species :**

1. *P. Gerstaeckeri*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 273 (1864) (Java).  
*Gerstaeckeri*, Baly, idem (3), Vol. 4, p. 43 (1865).

**African species :**

2. *P. atripes*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 727 (1845) (Natal).
3. *P. apicata*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. France (6), Vol. 7, p. 348 (1887) (Somalis).  
= *adusta*, Quedenfeld, Berl. Ent. Zeit. Vol. 36, p. 171 (1891); Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 121 note (1902).
4. *P. aureovillosa*, Jacoby, Novit. Zool. Vol. 1, p. 511 (1894) (Kuilu).
5. *P. binotata*, Peringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 6, pt. 2, p. 83 (1892) (Northern Ovampoland).
6. *P. calabarica*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 274 (1864) (Old Calabar).
7. *P. divisa*, Jacoby, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 163 (1895) (Delagoa).
8. *P. Passerini*, Hope, Coleopt. Manual Vol. 3, p. 179, pl. 2, f. 4 (1840) (Sierra Leona).  
*Passerini*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 728 (1845).
9. *P. thoracica*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, Vol. 1, p. 522 (1853) (Natal).
10. *P. usambarica*, Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 121 (1902) (Kwai).

**Doubtful species :**

11. *P. nigrocyanca*, Motschulsky, Bull. Soc. Nat. Moscou, Vol. 39, pt. 1, p. 406 (1866) (Ceylon).

## 10. GENUS TEMNASPIS, LACORDAIRE

**Temnaspis.** Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, p. 716 (1845); Chapuis, Gen. Col. Vol. 10, p. 92 (1874).

= **Megalopus.** Klug, Jahrb. Ins. p. 226 (1834) (pars); Guérin, Icon. Règne Anim. Ins. p. 256 (1844).

**Characters.** — Eyes comparatively small, not prominent, mentum broad, entire, its anterior margin straight, maxillary palpi inserted at the middle of the face, antennæ rather long, the third joint longer than the fourth, the terminal six trigonate, dentate at their inner side; thorax narrower than the elytra, subquadrate, with an anterior and posterior transverse sulcus, generally with a more or less distinct tubercle at the sides near the base, elytra more or less pubescent, posterior femora strongly incrassate, armed with one or several strong spines in the male, metasternum furnished with a more or less strongly raised elevation at each side.

*Temnaspis* is principally characterised by the structure of the mentum, the insertion of the maxillary palpi which differs from that of the other genera and by the sometimes enormously strongly developed projections of the metasternum.

**Type :** *Temnaspis javana*, Guérin.

**Monograph.** — Lacordaire, Mém. Soc. Sc. Liège, Vol. 3, pp. 716-721 (1845).

**Literature.** — Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, pp. 40-43 (1865).

**Geographical distribution of species.** — All the typical species have been described from Java, others (if really belonging to this genus) from India, Africa and Madagascar, but they probably comprise different genera.

**Asiatic and Malayan species :**

1. *T. arida*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 273 (1864) (Borneo).  
*arida*, Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, p. 42 (1865).
2. *T. bengalensis*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 276 (1864) (India : Bengal).
3. *T. bipartita*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 718 (♂) (1845) (Java).  
*bipartita*, Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, p. 40 (1865).
4. *T. Cumingi*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 276 (1864) (Manilla).  
*Cumingi*, Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, p. 42 (1865).
5. *T. Dohrni*, Jacoby, Stett. Ent. Zeit. Vol. 60, p. 262, pl. 2, f. 3 (1899) (Sumatra : Soekaranda).
6. *T. flavicornis*, Jacoby, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 875 (1892) (Carin Cheba).
7. *T. japonica*, Baly, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 78 (1873) (Nagasaki).
8. *T. javana*, Guérin, Icon. Règne Anim. Ins. p. 256 (1844) (*Megalopus*) (Java).  
*javana*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 717 (♂) (1845); Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, p. 40 (1865).
9. *T. Mouhoti*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 14, p. 435 (1864) (Cambodja).
10. *T. nigriceps*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 207 (1859) (Nepal).  
= *nigripennis*, Jacoby, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 27, p. 115 (1899).
11. *T. nigricollis*, Jacoby, Stett. Ent. Zeit., Vol. 60, p. 263, pl. 2, f. 2 (1899) (Sumatra : Soekaranda & Liangagas).
12. *T. nigroplagiata*, Jacoby, idem, Vol. 32, p. 876 (1892) (Carin Cheba).
13. *T. quinquemaculata*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 206 (1859) (Northern India).
14. *T. rubens*, Klug, Jahrb. Ins. p. 216 (1834) (*Megalopus*) (Java).  
*rubens*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 720 (♂) (1845); Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, p. 40 (1865).  
— *fervida*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 719 (1845); Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, p. 40 (1865).
15. *T. squalida*, Allard, Nouv. Arch. Mus. Hist. Nat. Paris (3), t. 3, p. 232 (1891) (Indo China).
16. *T. Westwoodi*, Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. (4), Vol. 3, p. 41, pl. 1, f. 6 (1865) (Manilla).

**African species :**

17. *T. amabilis*, Baly, Ent. Month. Mag. Vol. 14, p. 177 (1878) (*Poecilomorpha*) (Nyassa).
18. *T. chrysoptera*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 276 (1864) (gen. dub.) (Old Calabar).

**Madagascar species :**

19. *T. lugubris*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 277 (1864) (gen. dub.).

## 11. GENUS BARTICARIA, NOV. GEN.

**Characters.** — Subquadrate, finely pubescent above and below, metallic, eyes very large and prominent, the space behind them, deeply constricted, the intermediate space very broad, antennæ extending to the base of the thorax, the third joint elongate, the terminal joints strongly transverse, thorax nearly twice as broad as long, the posterior angles produced outwards into a strong tooth, the surface with a deep transverse anterior and a posterior groove, scutellum broader than long, the sides and apex rounded, elytra wider at the base than the thorax, subquadrate, with a distinct basal depression, the shoulders prominent, legs robust, the posterior femora strongly thickened, unarmed, their tibiæ curved, armed with two spines, tarsi and claws as in the allied genera.

This genus is proposed for the reception of *Megalopus cocruleus*, Jacoby; the totally different and transversely shaped thorax and the general subquadrate shape of the insect forbids it being included in *Megalopus* or any other allied genus described, in the present one the posterior angles of the thorax are themselves produced into a strong tooth, in *Colobaspis* the tooth is placed in front of the posterior groove, preceded by a distinct constriction of the thorax.

**Geographical distribution of species.** — A simple species is known from Bartica in British Guiana.

1. *B. coerulea*, Jacoby, The Entomologist, Vol. 26, p. 170 (1903) (*Megalopus*). — **Plate 2, Fig. 10.**

## 12. GENUS COLOBASPIS, FAIRMAIRE

**Colobaspis.** Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 38, p. 225 (1894).

= **Macrolopha.** Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 119 (1902).

= **Poecilomorpha** (pars), Westwood, Baly, Jacoby

**Characters.** — Head constricted behind the eyes, the antennæ from the fourth or fifth joint widened and transversely serrate; thorax transverse, the sides produced at the base into a stout tooth or tubercle, the disc with an anterior and posterior transverse sulcus, scutellum truncate at the apex, posterior femora of the male strongly incrassate, with a stout tooth near the apex, the tibiæ more or less curved.

The principal character which distinguishes this genus is the stout lateral tooth at the base of the thorax. Many species formely placed in *Poecilomorpha* must find their place in Fairmaire's genus from which *Macrolopha* Weise does not seem to differ.

**Type:** *Colobaspis flavonigra*, Fairmaire.

**Geographical distribution of species.** — The type of this genus was originally described from Thibet, other species have since been discovered in Africa.

1. *C. Downesi*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 205, pl. 5, f. 5 (1859) (*Temnaspis*) (Northern India).
2. *C. flavonigra*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 38, p. 225 (1894) (Thibet : Moenia).
3. *C. humeralis*, Jacoby, The Entomologist. Vol. 23, p. 86, pl. 1, f. 3 (1890) (*Temnaspis*) (China : Chang-Yang). — **Plate 1, Fig. 10.**
4. *C. insignis*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 208 (1859) (*Temnaspis*) (Northern India).
5. *C. pulchra*, Baly, idem, p. 206 (*Temnaspis*) (Northern India).
6. *C. septempunctata*, Hope, in Gray, Zoolog. Miscell. p. 28 (1831) (*Megalopus*) (Nepal).  
*septempunctatus*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 721 (1845) (*Temnaspis*).
7. *C. speciosa*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 204, pl. 5, f. 4 (1859) (*Temnaspis*) (Northern India).

### African species :

8. *C. bicolor*, Jacoby, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 214 (1901) (*Poecilomorpha*) (Africa : Niger Benue Exped.).
9. *C. centromaculata*, Jacoby, Novit. Zool. Vol. 1, p. 510 (1894) (*Poecilomorpha*) (Kuilu).
10. *C. dentipes*, Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 121 (1902) (*Macrolopha*) (Ashanti).
11. *C. jacobyi*, Weise, idem, p. 120 (*Macrolopha*) (Northern Usambara, : Kwai).
12. *C. Lacordairei*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 273 (1864) (*Poecilomorpha*) (Old Calabar).
13. *C. mashuana*, Jacoby, Trans. Ent. Soc. Lond., p. 163 (1895) (*Poecilomorpha*) (Mashonaland). — **Plate 1, Fig. 1.**
14. *C. Murrayi*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 208 (1859) (*Poecilomorpha*) (Old Calabar).
15. *C. parvula*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 274 (1864) (*Poecilomorpha*) (Old Calabar).
16. *C. rustica*, Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 120 (1902) (*Macrolopha*) (Cameroons). — **Plate 2, Fig. 6.**
17. *C. variabilis*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 275 (1864) (*Poecilomorpha*) (Old Calabar).  
*var. basalis*, Westwood, idem.  
*var. fulva*, Westwood, ibidem.  
*var. lutescens*, Westwood, ibidem.  
*var. subapicalis*, Westwood, ibidem.

**Doubtful species :**

18. *C. nigropunctata*, Pic, *Miscell. Ent.* Vol. 4, p. 36 (1896) (*Clytraxeloma*) (Syria : Akbes).  
*nigropunctata*, Pic, *L'Echange*, p. 166 (1903) (*Temnaspis*).

**13. GENUS HOMALOPTERUS, PERTY**

**Homalopterus.** Perty, *Delect. Anim. Bras.* p. 88 (1830-34); Lacordaire, *Mém. Soc. Sc. Liège*, Vol. 3, p. 670 (1845); Chapuis, *Gen. Col.* Vol. 10, p. 90 (1874).

= **Megalopus.** Klug, *Jahrb. Ins.* p. 209 (1834) (pars).

**Characters.** — Elongate and pubescent, the second joint of the antennæ very short, the following joints transverse, serrate, pubescent, thorax trapezoidal, gradually narrowed from the base to the apex, not tuberculate, the sides straight, the disc with an anterior and posterior sulcus, scutellum truncate at the apex, elytra pubescent, the epipleuræ perpendicular when viewed from above, bounded by a ridge, legs comparatively slender, the femora without teeth, tibiæ slightly curved, the posterior ones mucronate, tarsi triangular, clawjoint extremely long; prosternum and mesosternum extremely narrow,

This genus is characterised by the structure of the antennæ, the shape of the thorax and that of the elytra and their pubescence.

**Geographical distribution of species.** — The only two species known inhabit Brazil.

1. *H. heteroproctus*, Lacordaire, *Mon. Phyt.* p. 672 (1845) (Brazil). — **Plate 2, Fig. 2.**
2. *H. tristis*, Perty, *Delect. Anim. Bras.* p. 88, pl. 18, f. 1 (♂) (1830-34) (Brazil). — **Plate 2, Fig. 3.**  
*tristis*, Klug, *Jahrb. Ins.* p. 209 (1834) (*Megalopus*); Lacordaire, *Mon. Phyt.* p. 671 (1845).

**14. GENUS LEUCASTEIA, STÅL**

**Leucasteia.** Stål, *Öfvers. Vet. Akad. Förh.* p. 344 (1855); Chapuis, *Gen. Col.* Vol. 10, p. 94 (1874);  
 Weise, *Arch. f. Naturg.* Vol. 68, p. 119 (1902).

= **Pœcilomorpha.** Baly (pars).

**Characters.** — Pubescent, the head exerted, constricted behind the eyes, the latter with the emarginate portion smooth, antennæ with short, submoniliform joints, the latter not pectinated, the third to the fifth joint more elongate than the others, thorax transverse, the sides rounded, the disc with a transverse, well marked sulcus anteriorly and posteriorly, elytra parallel, pubescent, metasternum not raised, legs strongly pubescent, the femora unarmed, incrassate, claws simple.

These insects differ principally in the structure of the antennæ which have no transversely serrated or pectinated joints, in the round sides of the thorax and the two sulci of the latter and in the pubescent upper surface.

**Type :** *Leucasteia Dohrni*, Stål.

**Geographical distribution of species.** — The species of this genus are inhabitants of Africa and Burmah.

1. *L. antica*, Westwood, *Trans. Ent. Soc. Lond.* (3), Vol. 2, p. 279 (1864) (Natal).
2. *L. atripennis*, Westwood, *idem*, p. 278 (Old Calabar).
3. *L. bimaculata*, Jacoby, *Proc. Zool. Soc. Lond.* p. 207 (1900) (Natal : Malvern; Mashonaland : Salisbury). — **Plate I, Fig. II.**
4. *L. concolor*, Westwood, *Trans. Ent. Soc. Lond.* (3), Vol. 2, p. 278 (1864) (Natal).  
*var. nigricornis*, Westwood, *idem*.  
*var. proxima*, Westwood, *idem*.
5. *L. dahomeyensis*, Jacoby, *Trans. Ent. Soc. Lond.* p. 215 (1901) (Dahomey : Porto Novo).

6. *L. dimidiata*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 279 (1864) (Natal).
7. *L. Dohrni*, Stål, Öfvers. Vet. Akad. Förh. p. 344 (1855) (Natal).  
*Dohrni*, Westwood, Trans. Ent. Soc. London (3), Vol. 2, p. 277 (1864).  
 = *Westwoodi*, Clark, Cat. Phyt. p. 49 (1865).
8. *L. ephippiata*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 280 (1864) (Guinea).
9. *L. Fairmairei*, Stål, Öfvers. Vet. Akad. Förh. p. 343 (1855) (*Poecilomorpha*) (Natal). — **Plate I, Fig. 3.**
10. *L. fulvipennis*, Baly, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 3, p. 209 (1859) (*Poecilomorpha*) (Natal).
11. *L. lugens*, Stål, Öfvers. Vet. Akad. Förh. p. 344 (1855) (Natal).
12. *L. nana*, Stål, idem, p. 345 (Natal).
13. *L. occipitalis*, Weise, Arch. f. Naturg. Vol. 68, p. 122 (1902) (Mrogoro).
14. *L. plagiata*, Klug, Jahrb. Ins. p. 216 (1834) (*Megalopus*) (Cape).  
 = *plagiata*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 723 (1845) (*Poecilomorpha*).
15. *L. rudipennis*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 277 (1864) (Natal).
16. *L. senegalensis*, Lacordaire, Mon. Phyt. p. 724 (1845) (*Poecilomorpha*) (Senegal).  
 = *luteipennis*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 273 (1864) (*Poecilomorpha*).
17. *L. Westermanni*, Westwood, idem, p. 279 (Guinea).

#### Asiatic species :

18. *L. Oberthuri*, Jacoby, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 39, p. 253 (1895) (*Temnaspis*) (Burmah : Momeit).

### 15. GENUS PEDRILLIA, WESTWOOD (1)

**Pedrillia.** Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 280 (1864); Chapuis, Gen. Col. Vol. 10, p. 94 (1874); Kraatz, Deuts. Ent. Zeits. Vol. 23, p. 119 (1879); Weise, Deuts. Ent. Zeits. p. 447 (1900).

**Characters.** — Head constricted behind the eyes, the latter rather deeply emarginate, epistome separated from the face by a deep groove, antennæ much more elongate and longer than in the other genera of this family, third and fourth joint elongate, terminal joints slightly thickened, not transverse, thorax but slightly broader than long, the sides sometimes widened at the middle or subtuberculate, the surface without anterior sulcus, the base more or less grooved at the sides, elytra wider at the base than the thorax, generally pubescent, posterior femora incrassate, unarmed, their tibiæ scarcely curved, tarsi broad, claws appendiculate.

This genus, as Weise has pointed out rightly (Deuts. Ent. Zeits., 1900, p. 447) has been wrongly placed in the *Megalopidae* from which it differs in the structure of the antennæ; shape of thorax and the appendiculate claws, the last named parts being simple in all the genera of the present family.

**Type :** *Pedrillia longicornis*, Westwood.

**Geographical distribution of species.** — *Pedrillia* has been originally described from India, more lately species from Madagascar and Africa have become known.

#### Eastern species :

1. *P. annulata*, Baly, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 79 (1873) (Japan).  
*annulata*, Kraatz, Deuts. Ent. Zeits. Vol. 23, p. 120, pl. 2, f. 7 (1879); Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 195 (1885).
2. *P. bicolor*, Kraatz, Deuts. Ent. Zeits. Vol. 23, p. 120, pl. 2, f. 9 (1879) (Amur).
3. *P. biguttata*, Kraatz, idem, p. 119, pl. 2, f. 8 (Amur).
4. *P. longicornis*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 280 (1864) (India : Bombay).
5. *P. Murrayi*, Clark, Cat. Phyt. App. p. 87 (1865) (Ceylon).
6. *P. nigricollis*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 195 (1885) (Japan). — **Plate 2, Fig. 5.**
7. *P. sumatrana*, Jacoby, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 36, p. 380 (1896) (Sumatra).

(1) This genus cannot be included in the *Megalopidae* but must be placed near *Zenoglyphora*.



8. *P. unifasciata*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 197, pl. 11, f. 4 (1885) (Japan).  
 9. *P. varipes*, Jacoby, idem, p. 196 (1885) (Japan).

**African species :**

10. *P. kwaiensis*, Weise, Deuts. Ent. Zeits. p. 446 (1900) (Kwai).

**Madagascar species :**

11. *P. madagascariensis*, Jacoby, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 244 (1897) (Diego-Suarez).

## INDEX OF GENERA AND SPECIES

Pages.		Pages.		Pages.
3	abbreviatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	3	balteatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	12
3	abdominalis, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	7	Balyana, Westw. ( <i>g. Sphondylia</i> )	9
12	adusta, Qued. ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	3	Balyi, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	3
10	affinis, Jac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	13	<b>Bartocaria</b> (genus), Jac.	14
7	afra, Klug ( <i>g. Sphondylia</i> )	3	basalis, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	3
7	africana, Jac. ( <i>g. Kuilua</i> )	9	basalis, Jac. ( <i>g. Megalopus</i> )	3
9	<b>AGATHOMERUS</b> (genus), Lac.	14	basalis, var., Westw. ( <i>g. Colobaspis</i> )	10
7	albofasciatus, Fairm. ( <i>g. Sphondylia</i> )	10	Batesi, Baly ( <i>g. Agathomerus</i> )	3
3	alternans, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	3	Batesi, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	13
13	amabilis, Baly ( <i>g. Temnaspis</i> )	13	bengalensis, Westw. ( <i>g. Temnaspis</i> )	14
9	analis, Klug ( <i>g. Megalopus</i> )	14	bicolor, Jac. ( <i>g. Colobaspis</i> )	3
9	angustatus, Lac. ( <i>g. Megalopus</i> )	3	bicolor, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	10
3	angustovittatus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	10	bicolor, Kraatz ( <i>g. Pedrillia</i> )	10
10	annulata, ( <i>g. Pedrillia</i> )	10	bifasciatus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	10
15	antica, Westw. ( <i>g. Leucastea</i> )	10	biguttata, Kraatz ( <i>g. Pedrillia</i> )	3
8	<b>Antonaria</b> (genus), Jac.	3	bilobus, var., Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	15
12	apicata, Fairm. ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	15	bimaculata, Jac. ( <i>g. Leucastea</i> )	12
3	argentinensis, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	12	binotata, Per. ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	3
13	arida, Westw. ( <i>g. Temnaspis</i> )	3	binotatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	13
9	armatus, Lac. ( <i>g. Megalopus</i> )	13	bipartita, Lac. ( <i>g. Temnaspis</i> )	3
10	atripennis, Jac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	3	bipunctatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	10
15	atripennis, Westw. ( <i>g. Leucastea</i> )	10	bivittatus, Lac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	3
12	atripes, Lac. ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	3	bizonatus, Clark ( <i>g. Mastostethus</i> )	3
3	atrofasciatus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	3	bolivianus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	9
3	aulicus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	9	brasiliensis, Jac. ( <i>g. Megalopus</i> )	9
3	aurantiacus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	2	brevipennis, Jac. ( <i>g. Megalopus</i> )	2
12	aureovillosa, Jac. ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	3	<b>Bruchus</b> (genus), Oliv.	3
10	axillaris, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	3	Buckleyi, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	9
10	azureipennis, Lac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	9	Buckleyi, Jac. ( <i>g. Megalopus</i> )	14
			calabarica, Westw. ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	
			calcaratus, Lac. ( <i>g. Megalopus</i> )	
			cardinalis, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			centromaculata, Jac. ( <i>g. Colobaspis</i> )	
			Championi, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			chontalensis, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			chrysopyga, Westw. ( <i>g. Temnaspis</i> )	
			cinctus, Serv. ( <i>g. Agathomerus</i> )	
			cingulatus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			<b>Clythra</b> (genus), Fabr.	
			<b>Clythraeloma</b> (genus), Kraatz	
			coerulea, Jac. ( <i>g. Bartocaria</i> )	
			coeruleus, Bates ( <i>g. Agathomerus</i> )	
			<b>Colobaspis</b> (genus), Fairm.	
			concolor, Westw. ( <i>g. Leucastea</i> )	
			cordovensis, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			cruralis, Klug ( <i>g. Megalopus</i> )	
			Cumingi, Westw. ( <i>g. Temnaspis</i> )	
			curvatus, Fabr. ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			curvipes, Fab. ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			cyaneus, Clark ( <i>g. Agathomerus</i> )	
			cyanipennis, Kraatz ( <i>g. Clythrae-</i> <i>loma</i> )	
			cyanopterus, Lac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	
			cyclostigma, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			dahomeyensis, Jac. ( <i>g. Leucastea</i> )	
			dentatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	
			dentipes, Bates ( <i>g. Megalopus</i> )	
			dentipes, Weise ( <i>g. Colobaspis</i> )	

Pages.		Pages.		Pages.
	depressus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	diadema, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	dimidiata, Westw. ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	dimidiatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	discoideus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	distinctus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	divisa, Jac. ( <i>g. Pocilomorpha</i> )	12		
	Dohrni, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	Dohrni, Jac. ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	Dohrni, Stål ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	dorsalis, Oliv. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	Downesi, Baly ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	dubiosus, Jac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	duplicinctus, Clark ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	egregius, Germ. ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	elegans, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	elongatus, Baly ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	ephippiger, Mann. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	ephippiata, Westw. ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	ephippium, Lac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	Erichsoni, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	erythrosona, Blanch. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	exclamationis, Serv. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	Fairmairei, Stål ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	fasciaticollis, Jac. ( <i>g. Sphondylia</i> )	7		
	fasciatus, Dalm. ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	facialis, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	femorata, Clav. ( <i>g. Antonaria</i> )	8		
	femoratus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	femoratus, Serv. ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	ferrugineus, Oliv. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	fervida, Lac. ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	flabellicornis, Jac. ( <i>g. Piomelopus</i> )	6		
	flavicornis, Jac. ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	flavofasciatus, Clark ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	flavomaculatus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	flavonigra, Fairm. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	flavovittatus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	fraternus, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	frontalinotatus, Clark ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	frontalis, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	frontalis, Serv. ( <i>g. Mastostethus</i> )	3		
	funereus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	fulva, var., Westw. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	fulvicornis, Jac. ( <i>g. Antonaria</i> )	8		
	fulvipennis, Baly ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	Germari, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	Gerstaeckeri, Westw. ( <i>g. Pocilomorpha</i> )	12		
	gracilentus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	haematomelas, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	Henningi, Mann. ( <i>g. Agathomerus</i> )	11		
	heteroproctus, Lac. ( <i>g. Homalopterus</i> )	15		
	hieroglyphicus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	hirsuta, Jac. ( <i>g. Antonaria</i> )	8		
	hirtipes, Klug ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	histrio, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	histrio, Mann. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6		
	<b>Homalopterus</b> (genus), Perty	15		
	humeralis, Jac. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	humeralis, Serv. ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	humeronatus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	imitans, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	impictus, Bates ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	incomparabilis, Clark ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	inornatus, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	inscriptus, Klug ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	insignis, Baly ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	Jacobyi, Clav. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	Jacobyi, Clav. ( <i>g. Sphondylia</i> )	7		
	Jacobyi, Weise ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	Jansoni, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	japonica, Baly ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	javana, Guerin ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	Javeti, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	Jekeli, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	<b>Kuilua</b> (genus), Jacoby	7		
	kwaiensis, Weise ( <i>g. Pedrillia</i> )	17		
	Lacordairei, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	Lacordairei, Westw. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	lateritius, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	lautus, Batès ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	lavatus, Baly ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	lavatus, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	4		
	Leprieuri, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	<b>Leucastea</b> (genus), Stål	15		
	lineatus, Serville ( <i>g. Agathomerus</i> )	11		
	limbatus, Mann. ( <i>g. Agathomerus</i> )	11		
	litoratus, Klug ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	longicornis, Westw. ( <i>g. Pedrillia</i> )	16		
	lugens, Stål ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	lugubris, Westw. ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	lutescens, var., Westw. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	luteipennis, Westw. ( <i>g. Leucastra</i> )	16		
	<b>Macrolopha</b> (genus), Weise	14		
	maculicollis, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	madagascariensis, Jac. ( <i>g. Pedrillia</i> )	17		
	magnicollis, Weise ( <i>g. Sphondylia</i> )	7		
	marginatus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	mashuana, Jac. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	<b>Mastostethus</b> (genus), Lac.	2		
	maculatus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	11		
	<b>Megalopus</b> (genus), Fabr.	8, 9		
	<b>Megalopus</b> (genus), Klug	9, 11, 12, 15		
	<b>Megalopus</b> (genus), Oliv.	2		
	melipona, Clark. ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	mexicanus, Clav. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	modesta, Jac. ( <i>g. Antonaria</i> )	8		
	modestus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	monostigma, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	Mouhoti, Baly ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	multipunctatus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	murina, Westw. ( <i>g. Antonaria</i> )	8		
	Murrayi, Baly ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	Murrayi, Clark ( <i>g. Pedrillia</i> )	16		
	mutillaria, Clark ( <i>g. Sphondylia</i> )	7		
	nana, Stål ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	nigriceps, Baly ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	nigricollis, Clark ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	nigricollis, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	nigricollis, Jac. ( <i>g. Pedrillia</i> )	16		
	nigricollis, Jac. ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	nigricornis, Fabr. ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	nigricornis, var., Westw. ( <i>g. Leucastea</i> )	15		
	nigrifrons, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	nigripennis, Jac. ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	nigripennis, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	nigrocinctus, Chev. var. ( <i>g. Mastostethus</i> )	3		
	nigrocyanea, Mots. ( <i>g. Pocilomorpha</i> )	12		
	nigrofasciatus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	nigroplagiata, Jac. ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		
	nigropunctata, Pic ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		
	nigrovarius, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	nigrovittatus, Jac. ( <i>g. Megalopus</i> )	9		
	nobilis, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	10		
	notaticollis, Clark ( <i>g. Agathomerus</i> )	11		
	notaticollis, Clark ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	novemmaculatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	Oberthuri, Jac. ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	obliquus, Fabr. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		
	occipitalis, Weise ( <i>g. Leucastea</i> )	16		
	octomaculatus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		

Pages.		Pages.		Pages.	
	panamensis, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		rubricollis, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5
	pantherinus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		rubrinotatus, Clark ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
	parallelus, Lac. ( <i>g. Megalopus</i> )	9		rudipennis, Westw. ( <i>g. Leucastea</i> )	16
	parvula, Westw. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		ruficornis, Fab. ( <i>g. Megalopus</i> )	9
	Pascoei, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		rufipennis, Mann. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5
	Passerini, Hope ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	12		rufus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
	pauper, Bates ( <i>g. Agathomerus</i> )	11		rustica, Weise ( <i>g. Colobaspis</i> )	14
	<b>Pedrillia</b> (genus), Westw.,	16		Sallei, Baly ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
	peruensis, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		Salvini, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5
	phaleratus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		sanguineus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5
	philemon, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		Schulzi, Weise ( <i>g. Sphondylia</i> )	7
	picticollis, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		sejunctus, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	5
	pictus, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		sellatus, Germ. ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
	pictus, Lac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	11		senegalensis, Lac. ( <i>g. Leucastea</i> )	16
	pilipes, Lac. ( <i>g. Megalopus</i> )	9		septempunctata, Hope ( <i>g. Colobaspis</i> )	7
	<b>Piomelopus</b> (genus), Jac.	6		sericatus, Lac. ( <i>g. Megalopus</i> )	9
	placidus, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		sexguttatus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5
	plagiata, Klug ( <i>g. Leucastea</i> )	16		sexmaculatus, Kirby ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
	plato, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		sexnotatus, Clark ( <i>g. Mastostethus</i> )	5
	<b>Poecilomorpha</b> (genus), Hope	11		sexplagiatus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
	<b>Poecilomorpha</b> (genus), Lac.	7		sexpunctatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
	<b>Poecilomorpha</b> (genus), Westw.,			sexvittatus, Bates ( <i>g. Megalopus</i> )	9
	Baly	7		sigma, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
	poecilosomus, Lac. ( <i>g. Megalopus</i> )	9		signatus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
	proxima, var., West. ( <i>g. Leucastea</i> )	15		simplicipennis, Jac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
	pulcher, Lac. ( <i>g. Agathomerus</i> )	11		sobrina, Har. ( <i>g. Sphondylia</i> )	7
	pulchra, Baly ( <i>g. Colobaspis</i> )	14		sobrinus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
	pullatus, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		speciosa, Baly ( <i>g. Colobaspis</i> )	14
	punctiger, Kirsch ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		speciosus, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
	quadrinotatus, Erich. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		<b>Sphondylia</b> (genus), Weise	7
	quadriplagiatus, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		spinosus, Serv. ( <i>g. Megalopus</i> )	8
	quadripunctatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		squalida, Allard ( <i>g. Temnaspis</i> )	13
	quinquemaculata, Baly ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		Stali, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
	quinquemaculatus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		stramineus, Clark ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
	robustus, Clark ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		suavis, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
	Rogersi, Jac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	5		subapicalis, var. Westw. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14
	rubens, Klug ( <i>g. Temnaspis</i> )	13		subfasciatus, Germ. ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
				succinctus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
				sumatrana, Jac. ( <i>g. Pedrillia</i> )	16
				tabidus, Klug ( <i>g. Megalopus</i> )	9
				tarsatus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				<b>Temnaspis</b> (genus), Lac.	12
				terminalis, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				testaceus, Klug ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
				thoracicus, Jac. ( <i>g. Megalopus</i> )	9
				thoracica, Perroud ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	12
				thoracicus, Baly ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				Thoreyi, Baly ( <i>g. Sphondylia</i> )	7
				tibialis, Fabr. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				tomentosa, Lac. ( <i>g. Sphondylia</i> )	8
				transversalis, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				trincinctus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				tricolor, Kirsch ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				trifasciatus, Guér. ( <i>g. Mastostethus</i> )	4
				trigeminus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				tristis, Perty ( <i>g. Homalopterus</i> )	15
				unifasciata, Jac. ( <i>g. Pedrillia</i> )	17
				unifasciatus, Gory ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				uniplagiatus, Lucas ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				usambarica, Weise ( <i>g. Poecilomorpha</i> )	12
				variabilis, Westw. ( <i>g. Colobaspis</i> )	14
				varicolor, Jac. ( <i>g. Antonaria</i> )	8
				variegatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				varipes, Jac. ( <i>g. Pedrillia</i> )	17
				ventralis, Weise ( <i>g. Sphondylia</i> )	8
				versicolor, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				verticalis, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				vexillarius, Bates ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				vicinus, Lac. ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				viduus, Clark ( <i>g. Agathomerus</i> )	11
				violaceofasciatus, Jac. ( <i>g. Megalopus</i> )	9
				vittaticollis, Baly ( <i>g. Megalopus</i> )	9
				vittatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	6
				Waterhousei, Baly ( <i>g. Megalopus</i> )	9
				Westermanni, Westw. ( <i>g. Leucastea</i> )	16
				Westermanni, Westw. ( <i>g. Sphondylia</i> )	8
				Westwoodi, Baly ( <i>g. Temnaspis</i> )	13
				Westwoodi, Clark ( <i>g. Leucastea</i> )	16
				zonatus, Klug ( <i>g. Mastostethus</i> )	6

## EXPLANATION OF THE PLATES

## PLATE I

- Fig. 1. *Colobaspis mashuana*, Jacoby.  
 — 2. *Piomelopus flabellicornis*, Jacoby.  
 — 3. *Leucastea Fairmairei*, Stål.  
 — 4. *Sphondylia Thoreyi*, Baly.  
 — 5. *Mastostethus flavovittatus*, Jacoby.  
 — 6. — *bolivianus*, Jacoby.  
 — 7. — *inornatus*, Bates.  
 — 8. — *Erichsoni*, Jacoby.  
 — 9. — *peruensis*, Jacoby.  
 — 10. *Colobaspis humeralis*, Jacoby.  
 — 11. *Leucastea bimaculata*, Jacoby.  
 — 12. *Agathomerus subfasciatus*, Germar.

## PLATE 2

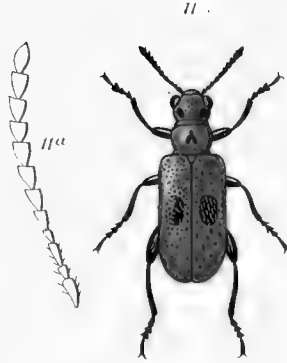
- Fig. 1. *Clythraxeloma cyanipennis*, Kraatz.  
 — 2. *Homalopterus heteroproctus*, Lacordaire.  
 — 3. — *tristis*, Perty.  
 — 4. *Kuilua africana*, Jacoby.  
 — 5. *Pedrillia nigricollis*, Jacoby.  
 — 6. *Colobaspis rustica*, Weise.  
 — 7. *Megalopus brasiliensis*, Jacoby.  
 — 8. — *thoracicus*, Jacoby.  
 — 9. — *Buckleyi*, Jacoby.  
 — 10. *Bartocaria coerulea*, Jacoby.  
 — 11. *Megalopus sexvittatus*, Bates.  
 — 12. — *basalis*, Jacoby.



*Sphondylia Fairmairei* Stål.



*Sphondylia Thoreyi* Baly.



*Leucastea binaculata* Jacoby



*Colobaspis humeralis* Jacoby



*Mastostethus flavovittatus* Jacoby



*Piomelopus flabellicornis* Jacoby



*Colobaspis mashuana* Jacoby



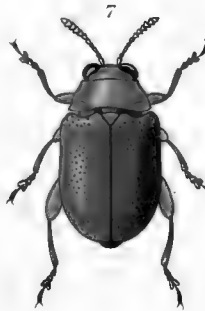
*Agathomerus subfasciatus* Germ.



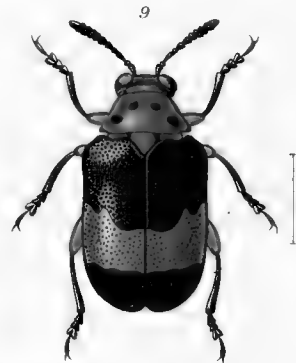
*Mastostethus Erichsoni* Jacoby



*Mastostethus bolivianus* Jacoby



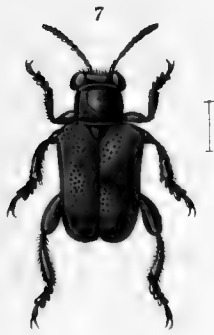
*Mastostethus inornatus* Bates



*Mastostethus peruensis* Jacoby

FAM. MEGALOPIDÆ

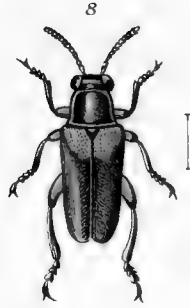
LIBRARY  
OF THE  
MINISTRY OF DEFENSE



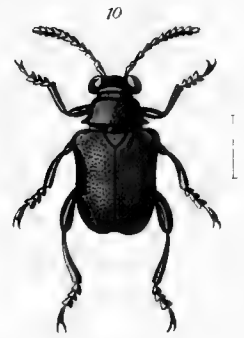
*Megalopus brasiliensis* Jacoby



*Pedrillia nigricollis* Jacoby



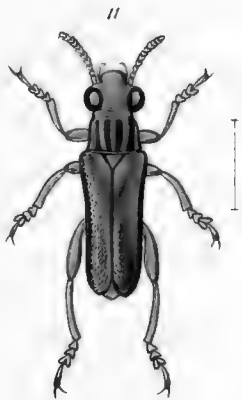
*Megalopus thoracica* Jacoby



*Barticaria coerulea* Jacoby



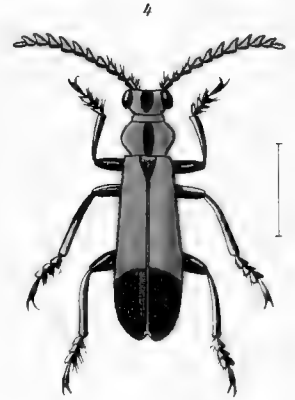
*Megalopus Buckleyi* Jacoby



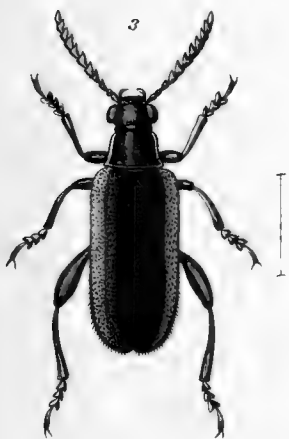
*Megalopus sexvittatus* Bates



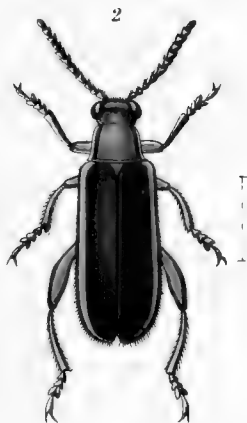
*Megalopus basalis* Jacoby



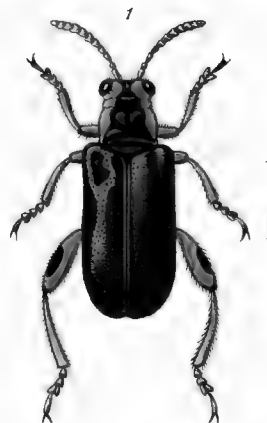
*Kulua africana* Jacoby



*Homalopterus tristis* Perty



*Homalopterus heteroproctus* Lac.



*Clythraeloma cyanipennis* Kr



*Colobaspis rustica* Weise.

FAM. MEGALOPIDÆ

LIBRARY  
UNIVERSITY OF  
MICHIGAN



# HYMENOPTERA

FAM. ICHNEUMONIDÆ

*(GRUPPE OPHIONOIDÆ)*



# HYMENOPTERA

## FAM. ICHNEUMONIDÆ

(GRUPPE OPHIONOIDÆ)

### SUBFAM. PHARSALIINÆ — PORIZONTINÆ

von Gy. V. SZÉPLIGETI

MIT 2 COLORIRTEN TAFELN



IE an Arten und Gattungen sehr reiche Familie der *Ichneumoniden* wird heute noch in fünf Gruppen eingeteilt, namentlich : *Ichneumoniden*, *Cryptoiden*, *Ophioniden*, *Pimpliden* und *Tryphoniden*, die jedoch durch die vielfachen Uebergänge miteinander so sehr verbunden sind, dass an eine vollkommene Trennung gar nicht zu denken ist.

So wurden auch zu den *Ophioniden* mehrere Subfam. gereiht, die zwar was die Form anbelangt mit den eigentlichen *Ophioniden* viel Aehnlichkeit haben, jedoch durch gewisse auffallende Charaktere von diesen weit verschieden sind; so die *Paniscinen* und *Plectiscinen* (wenigstens z. T.), dann die *Banchoinen* und endlich, die *Mesochorinen* und *Campopleginen* gr. T. (mit nicht comprimiertem Hinterleib).

Die beiden ersten Subfam. finden wegen des sitzenden Hinterleibes bei den *Tryphoniden* ihren besten Platz; die *Banchoinen* zeigen mit den *Pimpliden* viel mehr Verwandtschaft als mit den *Ophioniden*; die *Mesochorinen* und *Campopleginen* p. m. p. (mit spindelförmigem Hinterleib) stehen zwischen *Ophioniden* und *Ichneumoniden*, und da sie sich ohne Zwang weder zu der ersteren, noch weniger zu der letzteren Gruppe einteilen lassen, glaube ich sie als selbstständige Gruppe betrachten zu müssen.

Zur Trennung der einzelnen Gruppen muss in erster Linie die Stellung der Luftlöcher des 1. Hinterleibssegmentes in Betracht gezogen werden, da dieses sichere Merkmal immer zugegen ist und Schwankungen am wenigsten unterliegt; in zweiter Linie glaube ich die Form des Hinterleibes und dann die Form der Spiegelzelle (Areola) als annehmbares Merkmal bezeichnen zu können.

Die Gruppeneinteilung wäre also die folgende :

- A. *Luftlöcher des ersten Hinterleibssegmentes liegen zwischen Mitte und Spitze, selten nahe der Mitte*

- a) Hinterleib nie vollkommen comprimirt, sondern flach oder spindelförmig, das Ende aber oft zusammengedrückt.
- \* Areola fünfseitig (oft pentagonal), quadratisch oder auch quer, oft sehr klein, niemals gestielt oder rhombisch; wenn fehlend, dann ist die Cubitalquerader sehr kurz oder sie fehlt gänzlich; wenn offen, dann ist die Anlage eine fünfseitige oder ist die Areola sehr klein . . . . . 1. Gruppe ICHNEUMONOID.E und  
2. Gruppe CRYPTOID.E.
- \*\* Areola rhombisch, oft gestielt, niemals vier- oder fünfseitig, auch nicht quer oder klein; oder wenn sie fehlt, dann auch in der Anlage nie fünfseitig . . . . . 3. Gruppe MESOCHOROID.E.
- b) Hinterleib comprimirt, Areola fehlt meistens oder rhombisch . . . . . 4. Gruppe OPHIONOID.E.
- B. Luftlöcher des ersten Hinterleibssegmentes an oder vor der Mitte, folglich ist der Hinterleib sitzend, und nur selten comprimirt . . . . . 5. Gruppe PIMPLOID.E und  
6. Gruppe TRIPHONOID.E.

**Allgemeine Charaktere.** — Hinterleib gestielt und comprimirt; erstes Segment nach der Spitze zu gekrümmt und die Luftlöcher zwischen Mitte und Spitze (selten fast an der Mitte) liegend. Spiegelzelle (Areola) nie fünfseitig, auch nicht in der Anlage. Luftlöcher des Metanotums meist gross.

#### UEBERSICHT DER SUBFAMILIEN DER OPHIONOIDEN-GRUPPE

1. — Randmal lanzettlich oder fehlt; Radialzelle lang, endet in oder nahe an der Flügelspitze . . . . . 2.  
Randmal kurz und breit; Radialzelle kurz, endet zwischen dem Randmal und Flügelspitze fast an der Mitte . . . . . 7.
2. — Flügel unvollkommen geädert; der Vorderflügel nur mit 3 geschlossenen Zellen, der zweite rücklaufende Nerv fehlt; Hinterflügel nur mit einer Längsader . . . . . 1. Subfam. PHARSALINÆ, mihi.  
Die Zellenbildung der Vorderflügel vollkommen, zweiter rücklaufender Nerv vorhanden . . . . . 3.
3. — Hinterschenkel gegen das Ende zu unten mit Zahn und zwischen diesem Zahn und der Spitze nicht kerbzähmig . . . . . 2. Subfam. XIPHOSOMINÆ, mihi.  
Hinterschenkel unbewehrt. . . . . 4.
4. — Flügel mit Areola. . . . . 6. Subfam. CAMPOPLEGINÆ, Förster (p.p.)  
Flügel ohne Areola . . . . . 5.
5. — Zweiter rücklaufender Nerv an die zweite Cubitalzelle inserirt oder interstitial; Mittelschienen mit 2 Spornen; Metanotum zwischen den Hüften meist verlängert, zweites Hinterleibssegment meist länger als das erste, Flügel ziemlich kurz, Hintertarsen oft verdickt . . . . . 3. Subfam. ANOMALINÆ, Förster.  
Zweiter rücklaufender Nerv an die Discocubitalzelle inserirt oder Mittelschienen mit einem Sporn. . . . . 6.
6. — Mittelschienen mit einem Sporn . . . . . 4. Subfam. NOTOTRACHINÆ, Ashmead.  
Mittelschienen mit 2 Spornen. . . . . 5. Subfam. OPHIONINÆ, Förster.  
(HELLWIGIONINÆ, Förster.)

7. (1) *Hinterschenkel unten vor der Spitze mit einem Zahn und zwischen diesem Zahn und der Spitze fein kerbzählig* . . . . . 7. Subfam. PRISTOMERINÆ, Förster.  
(Cf. 2. Subfam. XIPHOSOMINÆ, mihi.)
- Hinterschenkel ohne Zahn* . . . . . 8.
8. — *Die beiden Abschnitte der Radialader bilden keinen rechten Winkel, Mittelader im Hinterflügel nach der Basis zu nicht erloschen, die Grundader gegen den Vorderrand zu nicht verdickt* . . . . . 8. Subfam. CREMASTINÆ, Förster.
- Die beiden Abschnitte der Radialader bilden einen rechten Winkel, Mittelader im Hinterflügel gegen die Basis zu erloschen, Grundader gegen den Vorderrand zu verdickt* . . . . . 9. Subfam. PORIZONTINÆ, Förster.

## 1. SUBFAM. PHARSALIINÆ, MIHI ↙

**Allgemeine Charaktere.** — Flügel unvollkommen geädert; im Vorderflügel fehlt der zweite rücklaufende Nerv und nur mit drei geschlossenen Zellen, namentlich : Radial-, Discocubital- und Brachialzelle; Randmal unansehnlich. Hinterflügel nur mit einer, nach der Länge laufender Ader (*N. subcostalis*). Schienen der Hinterbeine mit einem Sporn.

### 1. GENUS PHARSALIA, CRESSON

**Pharsalia.** Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 117 (1872).

**Ophonellus.** Westwood, Thesaur. Ent. Oxon. p. 128, t. 24 (1874).

**Allgemeine Charaktere.** — Körper schlank; Kiefer mit zwei Zähnen; Kiefertaster 5-gliedrig, die drei ersten Glieder lang; Lippentaster mit drei gleichlangen Gliedern. Metanotum nicht gewölbt und zwischen den Hüften verlängert; Luftloch unansehnlich. Beine schlank und lang, nur die Schenkel sind im Verhältnisse kurz, Trochanterus dreimal länger als Trochantellus, Sporn kurz, Tarsen nicht verdickt. Hinterleib gestielt und comprimirt, der Stiel cylindrisch, Postpetiolus etwas erweitert und parallel.

#### Geographische Verbreitung der Arten :

##### 5. REGION

1. *P. fragilis*, Westwood, Thesaur. Ent. Oxon. p. 128, t. 24, f. 3, ♀ ♂ (1874) (Brasilien).

##### 6. REGION

2. *P. texana*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 177, ♀ (1872) (Texas).

3. *P. virginensis*, Cresson, idem, p. 177 (1872) (Virginia).

## 2. SUBFAM. XIPHOSOMINÆ, MIHI ↙

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen schmal. Flügel ziemlich kurz, Randmal lanzettlich, Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, Areola oft geschlossen, Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus nicht gebrochen. Hinterleib gestielt und comprimirt, zweites Segment länger als das erste. Hinterschenkel unten gegen das Ende zu mit Zahn, und zwischen diesem Zahn und der Spitze einfach.

## UEBERSICHT DER GATTUNGEN

1. — *Cubitalquerader fehlt oder sehr kurz, Metanotum längs der Mitte nicht vertieft (oder Area centralis ausgebildet), mit 2 deutlichen Querleisten, Area petiolaris gross; Randmal ziemlich breit (einige Arten bilden Uebergänge zu Pristomeriden und Cremastiden).* 1. Genus XIPHOSOMELLA, nov. gen.  
*Cubitalquerader lang, Metanotum längs der Mitte stark vertieft, Area centralis nicht ausgebildet, Area petiolaris ganz kurz; Randmal schlank . . . . .* 2. Genus XIPHOSOMA, Cresson.

## I. GENUS XIPHOSOMELLA, NOV. GEN. ✓

**Allgemeine Charaktere.** — Schlank. Clypeus gerundet; Kopfseite oben und Scheitel schmal, schwach gerandet; Augen gross. Parapsiden deutlich. Mittellappen vorstehend; Schildchen gerundet. Mesopleuren mit Furche; Metanotum sanft gewölbt, mit zwei Querleisten, Area centralis oft ausgebildet, Area petiolaris gross; Luftloch elliptisch. Randmal lanzettlich, mit fast gleichlangen Seiten; Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, Cubitalquerader fehlt oder kurz; Areola fehlt, zweiter rücklaufender Nerv an die zweite Cubitalzelle inserirt, Nervus parallelus oben inserirt, Nervulus interstitial; Hinterflügel mit zwei geschlossenen Zellen, Nervellus ungebrochen, Endabschnitt der Radialader fehlt. Beine schlank; Trochanter und Trochantellus gleichlang; Hinterschenkel unten, gegen das Ende zu, mit Zahn (in einem Falle sehr undeutlich); Sporn lang, Tarsen cylindrisch, das zweite Tarsenglied länger als die Hälfte des ersten, Klauen klein. Hinterleib vom zweiten Segmente an comprimirt, gestielt, zweites Segment länger als das erste; Bohrer lang.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 5. REGION

1. *X. brasiliensis*, nov. sp. (1), ♀ (Brasilia).

## 2. GENUS XIPHOSOMA, CRESSON

**Xiphosoma.** Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 52, f. 5 (1865) (*Eiphosoma*).

**Allgemeine Charaktere.** — Schlank. Clypeus vorstehend, gerundet; Kopfseite oben und Scheitel sehr schmal, schwach gerandet; Augen gross. Fühler halb so lang wie der Körper oder noch kürzer. Mesonotum vorn abfallend, Parapsiden deutlich, Mittellappen vorstehend; Schildchen gerundet und nicht gerandet, Mesopleuren mit tiefer Furche, Metanotum schwach gewölbt, längs der Mitte vertieft, mit 2 Querleisten, Area centralis fehlt, Area petiolaris kurz; Luftloch elliptisch. Randmal schmal, lanzettlich, mit fast gleichlangen Seiten; Discoidalzelle länger als die Brachialzelle; Areola oft offen, Cubitalquerader lang, zweiter rücklaufender Nerv an die zweite Cubitalzelle inserirt; Nervulus interstitial, Nervus parallelus oben inserirt. Hinterflügel mit 3 geschlossenen Zellen, Nervellus nicht gebrochen, Radialader fehlt. Beine schlank, die beiden Throchanterteile fast gleichlang, Schenkel

1. *Xiphosomella brasiliensis*, nov. sp. ♀.— Fühler . . . Mesonotum zerstreut punktirt und glänzend, Mesopleuren schwach punktirt, Metanotum runzlig, unten fein querverieft (oben undeutlich), längs der Mitte leicht vertieft, Area centralis geschlossen, Area basalis lang, die oberen Seitenfelder geschlossen. Die hintersten Hüften fein chagriniert und matt.

Gelbrot; schwarz sind: Flagellum, Stirn, Scheitel, Mesonotum, Mesopleuren und Brust z. T., Basalhälfte des Metanotums, die hintersten Beine fast ganz (ausgenommen Trochantellus, die Spitze der Hüften und Schenkel) und Hinterleib (ausgenommen der Basalteil des ersten Segmentes und den braunrot gefleckten Seiten). Flügel hyalin, die vorderen an der Spitze braun, Nerven und Randmal schwarz. Länge 14, Bohrer 5 mm.— Coary in Brasilien.

unten gegen das Ende zu mit Zahn. Sporn sehr lang; Tarsen cylindrisch, das zweite Glied mehr als halb so lang wie das erste, Klauen klein. Hinterleib vom zweiten Segmente an comprimirt, gestielt, das zweite Segment länger als das erste. Bohrer lang.

#### Geographische Verbreitung der Arten :

##### 5. REGION

1. *X. annulatum*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 54, ♀ (1865) (Cuba).
2. *X. atrovittatum*, Cresson, idem, Vol. 4, p. 52, ♀ (1865) (Cuba).
3. *X. aztecum*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 381, ♂ ♀ (1873) (Mexico).
4. *X. mexicanum*, Cresson, idem, p. 380, ♀ (1873) (Mexico).
5. *X. nigrovittatum*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 55, ♀ (1865) (Cuba).
6. *X. vitticolle*, Cresson, idem, Vol. 4, p. 53, ♀ (1865) (Cuba).

##### 6. REGION

7. *X. pyralidis*, Ashmead, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 23, p. 191, ♀ (1896) (Missouri).
8. *X. texanum*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 176, ♀ (1872) (Texas).

### 3. SUBFAM. ANOMALINÆ, FÖRSTER

**Anomalinæ.** Förster, Verh. Naturh. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 140 u. 145 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Körper schlank; Metanotum nicht gewölbt, und zwischen den Hüften meist deutlich verlängert; Luftloch gross, spaltförmig, elliptisch oder oval. Flügel ziemlich kurz; Randmal lanzettlich oder nicht ausgebildet, Radialzelle lang; zweiter rücklaufender Nerv an die zweite Cubitalzelle inserirt oder interstitial; Areola fehlt. Beine lang und schlank, Mittelschienen mit zwei Spornen, die Hintertarsen oft verdickt. Hinterleib gestielt und comprimirt, zweites Segment länger als das erste (ausgenommen *Charops*, Holmgren).

**Anmerkung.** — *Camposcopus*, Förster, und *Ophionopsis*, Tosquinet, in den Anhang, p. 18 u. 19.

#### UEBERSICHT DER GATTUNGEN

1. — Randmal fehlt, Costalader dick, Schildchen durch eine Längsfurche geteilt, Discoidalzelle kürzer, länger oder eben so lang wie die Brachialzelle, Nervellus nicht gebrochen, Parallelader interstitial oder nahe interstitial. 1. Genus *PODOGASTER*, Brullé.  
 Randmal deutlich ausgebildet . . . . . 2.
2. — Discoidalzelle so lang wie die Brachialzelle . . . . . 3.  
 Discoidalzelle deutlich länger als die Brachialzelle; Kiefer mit fast gleichlangen Zähnen . . . . . 5.
3. — Der hinterste Metatarsus dreimal länger als das nächste Tarsenglied und etwas länger als die 4 folgenden Glieder zusammen. Clypeus gerundet, Klauen knieförmig gebogen. 2. Genus *HETEROPELMA*, Wesmael.  
 Metatarsus nur zweimal länger als das folgende Glied . . . . . 4.
4. — Nervellus oben gebrochen; Clypeus an der Spitze aufgebogen und ausgerandet; Schildchen schwarz . . . . . 3. Genus *SCHIZOLOMA*, Wesmael.  
 Nervellus an der Mitte gebrochen; Clypeus gestutzt; Oberlippe vorragend; Schildchen meist gelb . . . . . 4. Genus *EXOCHILUM*, Wesmael.

- 5 (2). *Augen behaart, Nervellus nicht oder undeutlich und etwas über der Mitte gebrochen* . . . . . 5. Genus TRICHOMMA, Wesmael.  
*Augen kahl* . . . . . 6.
6. — *Nervus parallelus an oder unter die Mitte der Brachialzelle inserirt. (Cf. die Gattungen n<sup>o</sup> 15-17.)* . . . . . 7.  
*Nervus parallelus oben inserirt oder interstitial* . . . . . 10.
7. — *Paraßsiden deutlich und tief; Stirn ohne Zahn* . . . . . 8.  
*Paraßsiden fehlen oder undeutlich; Mesonotum dicht punktirt oder runzlig, selten glänzend* . . . . . 9.
8. — *Nervellus an der Mitte gebrochen; Grosse Arten* . . . . . 6. Genus HABRONYX, Förster.  
*Nervellus gerade, nur ganz unten einen unscheinbaren Nervenast absendend; Vorderhüften mit Querleiste* . . . . . 7. Genus BLAPTOCAMPUS, Thomson.
9. — *Mesonotum vorn senkrecht gestützt, von der Seite gesehen ein Einschnitt wahrnehmbar; Stirn zwischen den Fühlern meist mit Zapfen, der oben oft zahnartig vorsteht; Klauen meist deutlich gekämmt* . . . . . 8. Genus APHANISTES, Förster.  
*Mesonotum vorn nicht abgeschnitten, sondern gerundet; Stirn ohne Zahn, Klauen einfach* . . . . . 9. Genus ANOMALON, Jurine.  
*(Nervellus nicht gebrochen = CHAROPS, Holmgren.)*
- 10 (6). *Nervulus gebrochen* . . . . . 11.  
*Nervulus nicht gebrochen* . . . . . 13.
11. — *Erstes Tarsenglied fast viermal so lang wie das zweite, dieses kaum länger als breit und fast nur so lang wie das dritte; der rücklaufende Nerv ist interstitial oder fast interstitial* . . . . . 10. Genus HADROMANUS, nov. gen.  
*Erstes Tarsenglied kürzer, das zweite cylindrisch* . . . . . 12.
12. — *Zweiter rücklaufender Nerv nicht interstitial* . . . . . 11. Genus LABRORYCHUS, Förster.  
*Zweiter rücklaufender Nerv interstitial* . . . . . 12. Genus BARYLIPA, Förster.
13. — *Parallelader interstitial* . . . . . 13. Genus ATROMETUS, Förster.  
*Parallelader nicht interstitial* . . . . . 14.
14. — *Klauen einfach, Metanotum zwischen den Hinterhüften deutlich verlängert, Sporn kurz. Clypeus mit Spitze, zweites Segment länger als das erste, Hinterhüften schlank* . . . . . 14. Genus AGRYPON, Förster.  
*(Randmal fehlt = PODOGASTER, Brullé.)*  
*Klauen gekämmt oder mit steifen Borsten besetzt* . . . . . 15.
15. — *Schildchen an der Seite und Spitze mit Furchen; Metanotum gefeldert, Bohrer lang* . . . . . 15. Genus TRATHALA, Cameron.  
*Schildchen ohne Furchen, Bohrer kurz* . . . . . 16.
16. — *Fühler so lang wie der Körper; Metanotum an der Basis mit zwei geschlossenen Feldern, Schildchen an der Spitze gerandet, innere Seite der Augen ausgerandet* . . . . . 16. Genus HYMENOBOSMINA, Dalla Torre.  
*Fühler kürzer als der Körper; Augen schwach ausgerandet; zweites Segment etwas kürzer als das erste; Sporn lang, Metanotum kaum verlängert; Nervus parallelus fast an die Mitte der Brachialzelle inserirt; Hinterhüften kurz, Clypeus gerandet* . . . . . 17. Genus CHAROPS, Holmgren.



## I. GENUS *PODOGASTER*, BRULLÉ

**Podogaster.** Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, 1846, p. 179.

**Allgemeine Charaktere.** — Randmal nicht ausgebildet, Costalader dick; das Längeverhältniss der Discoidal- und Brachialzelle verschieden; zweite rücklaufende Ader postfurkal, Nervus parallelus interstitial oder nahe interstitial, Nervellus nicht gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel so lang wie der rücklaufende Nerv, der zweite Radialabschnitt meist fehlend. Zähne der Kiefer gleichlang. Trochanter länger als Trochantellus, Sporn so lang wie der Durchmesser des Schienenendes, Metatarsus etwas mehr als zweimal so lang wie das zweite Tarsenglied. Schildchen geteilt.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### 5. REGION

1. *P. coarctata*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 179, t. 42, f. 6, ♀ (1846) (Guyana).
2. *P. striata*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 26, p. 131 (1888) (Brasilien).

#### 6. REGION

3. *P. radiolata*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 7, p. 329, ♀ (1875) (Canada).
4. *P. sulcata*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 90, ♀ (1886) (Canada).

## 2. GENUS *HETEROPELMA*, WESMAEL

**Heteropelma.** Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 119 (1849).

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler kürzer als der Körper. Kopf und Thorax dicht punktirt und matt. Metanotum runzlig. Clypeus gerundet, Oberlippe sichtbar. Randmal schmal und lang, die innere Seite kürzer als die äussere, Areola fehlt. Discoidalzelle so lang wie die Brachialzelle und beide Zellen liegen fast in einer Höhe; der zweite rücklaufende Nerv postfurkal, N. parallelus etwas über der Mitte der Brachialzelle inserirt, Nervulus etwas postfurkal, Nervellus oben, selten an der Mitte gebrochen; erster Abschnitt der Radialader ist im Hinterflügel länger als die rücklaufende Ader. Trochanterus und Trochantellus lang und gleichlang, Sporn der Hinterschienen länger als die Breite der Schienenenden; Klauen knieartig gebogen, nicht gekämmt.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### 1. REGION

1. *H. calcarator*, Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 120, ♀ ♂ (1849) (Suecia, Britannia, Germania, Hungaria).  
*xanthopus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 652 (1829) (excl. ♂) (non Schrank).

#### 3. REGION

2. *H. fulvitarse*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 111, ♀ 1899, p. 111 (India).
3. *H. reticulatum*, Cameron, idem, p. 110, t. 12, f. 30 (1899) (India).

#### 5. REGION

4. *H. sonorensis*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 298, ♀ (1886) (Mexico).

#### 6. REGION

5. *H. datanae*, Riley, Insect Life, Vol. 1, p. 177, ♀ (1888) (Amer. bor.).
6. *H. flavicorne*, Say, West. Quart. Rep. Cincinnati, Vol. 2, p. 73, ♀ ♂ (1823) (Arkansas, Canada).

### 3. GENUS SCHIZOLOMA, WESMAEL

**Schizoloma.** Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 118 (1849).

**Schizopoma.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 145 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Augen gross, Stirn mit Zähnchen, Backen fehlen, Clypeus am Endrande aufgebogen und an der Mitte ausgebuchtet. Kopf und Mesonotum dicht punktirt; Fühler fast so lang wie der Körper; Parapsiden fehlen, Schildchen längs der Mitte eingedrückt, Luftloch des Metanotums gross. Randmal lanzettlich, die äussere Seite etwas länger als die innere, N. recurrens an die zweite Cubitalzelle inserirt. Nervulus etwas postfurkal, N. parallelus an die Mitte der Brachialzelle gefügt, 1. rücklaufende Ader so lang wie der zweite Abschnitt der Mittelader und beide Nerven bilden eine gerade Linie; Nervellus oben gebrochen; erster Abschnitt der Radialader im Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv. Trochanterus und Trochantellus gleichlang, Sporn länger als die Breite des Schienenendes; Tarsen beim ♂ verdickt, beim ♀ cylindrisch, Metatarsus nur zweimal länger als das zweite Tarsenglied; Klauen einfach.

#### Geographische Verbreitung der Arten :

##### 1. REGION

1. *S. amictum*, Fabricius, Syst. Ent. p. 341, ♀ ♂ (1775) (Eur. fere tota).  
*excavatum*, Ratzeburg, Ichn. Fortins. Vol. 2, p. 78 (1848).
2. *S. capitatum*, Desvignes, Cat. Brit. Ichn. p. 104, ♂ (1856) (Britannia, Germania, ? Batavia).  
*bucephalum*, Brauns, Arch. Ver. Fr. Nat. Mecklenburg, Vol. 51, p. 71 (1898).  
*? bucephalum*, Vollenhoven, Herk. Bouwstoffen, Vol. 2, p. 281 (1858).

##### 3. REGION

3. *S. fulvicorne*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 104, ♀ (1899) (India).

##### 6. REGION

4. *S. confusum*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 426, ♀ (1890) (Carolina).

### 4. GENUS EXOCHILUM, WESMAEL

**Exochilum.** Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 119 (1849).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf und Mesonotum dicht punktirt. Fühler etwas länger als der halbe Körper, Stirn mit Zähnchen, Kiefer mit ungleichen Zähnen, Clypeus gestutzt, Oberlippe vorstehend, Backen kurz. Parapsiden undeutlich; Schildchen flach oder emporgehoben, mit undeutlicher Furche. Randmal schmal, lanzettlich, die innere Seite zweimal kürzer als die äussere; 2. rücklaufender Nerv an die 2. Cubitalzelle inserirt, Discoidal- und Brachialzelle gleichlang. Nervulus interstitial oder postfurkal und schief, N. parallelus an der Mitte oder etwas unter die Mitte der Brachialzelle gefügt; Nervellus über der Mitte gebrochen; 1. Abschnitt der Radialader im Hinterflügel länger als die rücklaufende Ader. Trochanter länger als Trochantellus. Sporn länger als die Breite des Schienenendes, Metatarsus cylindrisch und zweimal so lang wie das zweite Tarsenglied, das zweite und das folgende Tarsenglied (besonders beim ♂) erweitert.

#### Geographische Verbreitung der Arten :

##### 1. REGION

1. *E. brevicorne*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 656, ♀ ♂ (1829) (Hungaria),
2. *E. circumflexum*, Linné, Syst. Nat. (ed. 10a), Vol. 1, p. 566. ♀ ♂ (1758) (Eur. fere tota, Sibiria, Africa bor., Palästina).  
*? unicolor*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 1, p. 87 (1849).

3. *E. gigantum*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 647, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germ., Hung.).  
*pyramidatum*, Thomson, Op. Ent. p. 2188 (1895).
4. *E. signatum*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 661, ♂ (1829) (Hungaria).  
*? flavitarse*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 57 (1883) (non Aut.).

## 6. REGION

5. *E. varicolor*, Viereck, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 29, p. 90, ♂ (1903) (New Mexico).

## 5. GENUS TRICHOMMA, WESMAEL

**Trichomma.** Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 119 (1845).

**Therium.** Auct.

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler etwas länger als der halbe Körper. Clypeus vorn in der Mitte in eine Spitze ausgezogen. Backen fast null; Oberkiefer zweizählig, der obere Zahn länger als der untere. Augen behaart. Vorderrücken mit deutlichen Epomien, Parapsiden undeutlich, Schildchen fast flach, oder gewölbt und zweihöckerig und hinten ausgehöhlt. Hinterleib comprimirt, der Stiel nach hinten zu kaum oder deutlich erweitert. Innere Seite des Randmals halb so lang wie die äussere, Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, N. parallelus an die Mitte inserirt, Nervulus postfurkal und schief, Nervellus nicht oder über der Mitte — oft nur undeutlich — gebrochen; erster Abschnitt der Radialader etwas länger als der rücklaufende Nerv. Trochanter doppelt länger als Trochantellus, Sporn nicht länger als der Durchmesser des Schienenendes, Tarsen schwach verdickt, Metatarsus etwas mehr als zweimal so lang wie das folgende Glied, Klauen einfach.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *T. enecator*, Rossi, Fauna Etr. Vol. 2, p. 48, ♀ ♂ (1790) (Eur. fere tota).  
*ruficoxis*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 149 (1860).
2. *T. fulvidens*, Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 138 ♀ ♂ (1849) (Britannia, Belgia, Germania, Hungaria).  
*bituberculatum*, Schmiedeknecht, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 2, p. 365 (1902).
3. *T. intermedium*, Krieger, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 4, p. 168, ♀ (1904) (Germania).
4. *T. ? minutum*, Bridgman, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 425, ♀ ♂ (1884) (Britannia).

## 4. REGION

5. *T. clavipes*, Krieger, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 4, p. 166, ♂ (1894) (Nova Guinea).

## 6. REGION

6. *T. reticulatum*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 361, ♀ (1897) (Michigan).

## 6. GENUS HABRONYX, FÖRSTER

**Habronyx.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 145 (1860).

**Acanthostoma.** Kriechbaumer, Sitzb. Naturf. Ges. Leipzig, p. 128 (1895).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf und Mesonotum glänzend, punktiert; Parapsiden breit, mehr oder minder runzlig. Fühler kürzer als der Körper. Clypeus etwas vorgezogen, mit Zähnchen; Scutellum flach oder gewölbt, Metanotum ziemlich gedrungen. Innere Seite des Randmals immer (oft mehrmals) kürzer als die äussere. Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, 2. rücklaufender Nerv meist interstitial, Parallelader etwas unter der Mitte inserirt, Nervulus mehr oder weniger postfurkal, Nervellus an der Mitte gebrochen, 1. Abschnitt der Radialader der Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv. Trochanter länger als Trochantellus, Sporn nicht länger als die Breite des Schienenendes, Tarsen (♂) ziemlich schlank, das 1. Glied etwas mehr als zweimal länger als das 2. Glied; Klauen an der Basis gekämmt.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *H. heros*, Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 125, f. 1B, ♀ ♂ (1849) (Suecia, Belgia, Germania, Dalmatia, ? Hungaria, Turcia, As. minor).  
*gravenhorstii*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 148 (1860).  
*gigas*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 6, p. 75, ♀ (1880).  
*oti*, Kriechbaumer, Sitzb. Naturf. Ges. Leipzig, p. 129, nota (1895).
2. *H. japonicum*, Kriechbaumer, Sitzb. Naturf. Ges. Leipzig, p. 128, ♀ ♂ (1895) (Japonia).

## 6. REGION

3. *H. ? flavistigma*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 362, ♂ (1898) (New York).

**7. GENUS BLAPTOCAMPUS, THOMSON**

**Blaptocampus.** Thomson, Op. Ent. p. 1765 (1892).

**Allgemeine Charaktere.** — Nervellus gerade, nur ganz unten einen schwachen Nerv auswendend; die Vorderhüften mit Querleiste; die Hintertarsen kräftig; Stirn mit kleinem Zähnchen, Trochanter nur etwas länger als Trochantellus; die übrigen Charaktere wie bei *Habronyx*, Förster.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *B. ? canaliculatus*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 1, p. 90, ♀ ♂ (1844) (Germania, ? Suecia); dann, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 23 (1858), u. Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig N. F. Vol. 4, p. 137 (1889).

**Anmerkung.** — Ueber die Art vergl. die Gattung *Camposcopus*, Förster.

2. *B. nigricornis*, Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 126, f. 2 u. 7, ♀ ♂ (1849) (Suecia, Germania, Belgia, Austria, Hungaria).
3. *B. perspicuus*, Wesmael, idem. Vol. 16, p. 127, ♀ ♂ (1849) (Suecia, Belgia).

**8. GENUS APHANISTES, FÖRSTER**

**Aphanistes.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 145 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus zugespitzt; Stirn oft nur mit unbedeutender Cristula (ausgenommen: *A. biguttatus*, Gravenhorst); Fühler kürzer als der Körper; Mesonotum dicht runzlig-punktirt, matt, vorn senkrecht gestutzt, Parapsiden fehlen oder sehr undeutlich; Schildchen oft eingedrückt oder breit ausgehöhlt. Innere Seite des Randmals kürzer als die äussere, Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, zweiter rücklaufender Nerv an die zweite Cubitalzelle inserirt, Parallelader etwas unter die Mitte der Brachialzelle inserirt, Nervulus postfurkal, Nervellus meist tief unter der Mitte gebrochen; 1. Abschnitt der Radialader der Hinterflügel länger als die rücklaufende Ader. Trochanter länger als Trochantellus; Sporn länger als die Breite des Schienenendes; Tarsen ziemlich schlank, das 1. Glied etwas mehr als zweimal länger als das 2.; Klauen meist deutlich gekämmt.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *A. armatus*, Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 122, f. 6, 7, ♀ ♂ (1849) (Europa fere tota).
2. *A. bellicosus*, Wesmael, idem. p. 124, ♀ ♂ (1849) (Suecia, Britannia, Belgia, Germania, Hungaria; As. min.).
3. *A. biguttatus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 642, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania, Belgia).
4. *A. ruficornis*, Gravenhorst, idem, p. 655, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Britannia, Germania, Hungaria).
5. *A. thoracicus*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig N. F. Vol. 4, p. 136, ♀ ♂ (1880) (Germania).

## 9. GENUS ANOMALON, JURINE

**Anomalon.** Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 114, t. 3, f. 2 (1807).

**Therion.** Curtis, Brit. Ent. Vol. 16, p. 736 (1839).

**Erigorgus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 146 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Mesonotum vorn gerundet, nicht gestutzt; Stirn ohne Cristula; 2. rücklaufende Ader interstitial oder mehr-minder postfurkal; Schildchen mehr oder weniger gewölbt, oft gerandet; Klauen einfach. Die übrigen Charaktere wie bei *Aphanistes*, Förster.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## I. REGION

1. *A. apollinis*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 26, p. 174, ♀ ♂ (1900).  
*annulitarse*, Thomson = *fibulator*, Gravenhorst.
2. *A. batis*, Boie, Stett. Ent. Zeit. Vol. 16, p. 106 (1855) (Germania).
3. *A. brevicorne*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 12, p. 236 (1855).  
*försteri*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 166 (1901).
4. *A. cappillosum*, Hartig, Jahresb. Fortschr. Forstw. Vol. 1, p. 265, ♂ (1838) (Germania).
5. *A. cerinops*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 658, ♀ ♂ (1829) (Europa fere tota).  
*flavifrons*, Gravenhorst, Uebers. Zool. Syst. p. 297 (1807).
6. *A. cinctum*, Trentepol, Isis, p. 955 (1829) (Europa).
7. *A. claripenne*, Thomson, Op. Ent. p. 1764, ♀ ♂ (1892) (Suecia).
8. *A. cruentatum*, Panzer, Fauna Ins. Germ. Vol. 8, P. 94, t. 15, ♀ (1805) (Germania).
9. *A. elevator*, Panzer, idem, Vol. 6, P. 71, t. 15, ♀ (1799) (Germania).
10. *A. ferrugator*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 663, ♀ (1829) (Germania).
11. *A. fibulator*, Gravenhorst, idem, p. 681, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Britannia, Germania, Hungaria).  
*annulitarse*, Thomson, Op. Ent. p. 1764 (1892).
12. *A. flavifrons*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 395, ♀ (1874) (Japonia).  
*flavifrontatus*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 165 (1901).  
*flavifrons*, Gravenhorst = *cerinops*, Gravenhorst.  
*flavifrontatus*, Dalla Torre = *flavifrons*, Gravenhorst.
13. *A. flavimanus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 214 u. 232, ♂ (1899) (Hungaria).  
*flavipenne*, Brauns = *villosum*, Gravenhorst.  
*Försteri*, Dalla Torre = *brevicorne*, Förster.
14. *A. gracilipes*, Curtis, Brit. Ent. Vol. 16, p. 736, ♀ ♂ (1839) (Britannia).
15. *A. insidiator*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 396, ♀ (1874) (Japonia).
16. *A. interruptum*, Desvignes, Cat. Ichn. Brit. p. 106, ♀ ♂ (1856) (Britannia).
17. *A. interstitialis*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 214 u. 231, ♂ (1899) (Hungaria).
18. *A. klugii*, Hartig, Jahresb. Fortschr. Forstw. Vol. 1, p. 269, ♀ ♂ (1838) (Germania).
19. *A. lapponicum*, Thomson, Op. Ent. p. 1763, ♀ (1892) (Suecia).
20. *A. laticeps*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 58, ♀ ♂ (1883) (Europa fere tota).
21. *A. latro*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 677, ♀ ♂ (1829) (Europa fere tota).  
*var. ? pyriforme*, Ratzeburg, Ichn. Forst. Vol. 3, p. 79 (1852).  
*var. orbitale*, Thomson, Op. Ent. p. 1764 (1892).  
*thomsoni*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 171 (1901).  
*var. ♂ vicinum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 12, p. 232 (1855).
22. *A. lutcum*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 58 (1883) (Europa).
23. *A. megarthrum*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 2, p. 78, ♀ (1848) (Germania).  
*melanobatium*, Gravenhorst = *simile*, Szépligeti.
24. *A. melanops*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 12, p. 234, ♀ (1855) (Hungaria).  
*varians*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 47 (1895).
25. *A. menyanthidis*, Boie, Stett. Ent. Zeit. Vol. 16, p. 105 (1855) (Eur. centr.).
26. *A. mirabile*, Desvignes, Cat. Brit. Ichn. p. 105, ♀ ♂ (1856) (Britannia).
27. *A. nigripes*, Bridgman, Ent. Month. Mag. Vol. 24, p. 150, ♂ (1887) (Britannia).
28. *A. nugale*, Tosquinet, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 33, p. 18, ♀ (1889) (Amur, Sibiria).  
*orbitale*, Thomson = *latro* var.

29. *A. paradoxum*, Schmiedeknecht, Term. Füz. Vol. 23, p. 241. ♂ (1900) (Afr. bor., Oran).
30. *A. pictum*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 8, p. 35, (1882) (Eur. mer.).
31. *A. pinastri*, Hartig, Jahresb. Fortsch. Forstw. Vol. 1, p. 269, ♀ ♂ (1838) (Germania).
32. *A. procerum*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 651, ♀ (1829) (Suecia, ? Germania).
33. *A. propugnator*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 12, p. 233, ♀ ♂ (1855) (Suecia, Germ.).  
*variicorne*, Thomson, Op. Ent. p. 2119 (1895).
34. *A. purpuratae*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 26, p. 172, ♀ ♂ (1900) (Europa).  
*pyriforme*, Ratzeburg = *latro* var?
35. *A. ruficorne*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 213 u. 231, ♂ (1899) (Hungaria).
36. *A. rufiventre*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 58 (1883) (Germania).
37. *A. scabridum*, Boie, Stett. Ent. Zeit. Vol. 16, p. 106, ♂ (1855) (Germania).
38. *A. secernendum*, A. Costa, Rendic. Accad. Sc. fis. Napoli, Vol. 25, p. 324, ♀ ♂ (1885) (Sardinia).
39. *A. simile*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 214 u. 232, ♂ (1899) (Hungaria, Germania, Tunis, Sibiria).  
*melanobatium*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 622, p. p. (1829).
40. *A. sphingum*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 1, p. 77 (1844) (Germania).  
*Thomsoni*, Dalla Torre = *latro* var.,  
*varians*, Brauns = *melanops*, Förster.  
*variicorne*, Thomson = *propugnator*, Förster.
41. *A. villosum*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 676, ♀ ♂ (1829) (Hungaria).  
*flavipenne*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 46 (1895).
42. *A. xanthum*, Boie, Stett. Ent. Zeit. Vol. 16, p. 106, ♀ ♂ (1855) (Germania).
2. REGION
43. *A. xanthomelas*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 173, ♀ (1846) (Cap).
3. REGION
44. *A. brachypterum*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 41, p. 25, ♂ (1896) (Ceylon).
45. *A. carinifrons*, Cameron, idem, Vol. 43, p. 113, ♀ (1889) (India).
46. *A. decorum*, Cameron, ibidem, Vol. 41, p. 24, ♀ (1896) (Ceylon).
47. *A. falcator*, Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 5, p. 647 (1861) (Celebes).  
— *A. flavifrontatum*, Dalla Torre (vide Reg. 1).  
— *A. insidiator*, Smith (v. Reg. 1).
48. *A. mussowienae*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 41, p. 26, ♀ (1896) (India).
49. *A. perornatum*, Cameron, J. Straits Asiat. Soc. Vol. 37, p. 50 (1902) (Borneo).  
*tinctipenne*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Vol. 43, p. 112, ♀, (1899) (India).
4. REGION
50. *A. coarctatum*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 176, ♀ (1846) (Australia).
51. *A. flavitarse*, Brullé, idem, p. 171, ♂ (1846) (Tasmania).
5. REGION
52. *A. agnatum*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 379, ♂ (1873) (Mexico).
53. *A. apicipenne*, Spinola, Mem. Accad. Sc. Torino (2), Vol. 13, p. 41, ♀ (1851) (Brasilia).
54. *A. clathratum*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 175, ♂ (1846) (Brasilia).
55. *A. elegans*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 379, ♀ (1873) (Mexico).
56. *A. fulvohirtum*, Cameron, Proc. Manch. Philos. Soc. Vol. 26, p. 132 (1888) (Brasilia).
57. *A. fumipenne*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 379, ♀ (1873) (Mexico).
58. *A. guatemalenum*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 300, t. 12, fig. 26, ♀ (1886) (Guatemala).
59. *A. magnum*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 377, ♀ ♂ (1873) (Mexico).
60. *A. mexicanum*, Cresson, idem, p. 376, ♀ (1873) (Mexico).
61. *A. peritum*, Cresson, ibidem, p. 377, ♀ (1873) (Mexico).
62. *A. quadrilineatum*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 301 (1886) (Guatemala).
63. *A. sclerosum*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 378, ♀ ♂ (1873) (Mexico).
64. *A. tricolor*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 174, ♂ (1846) (Brasilia).
65. *A. vitticollis*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 377, ♀ (1873) (Mexico).

## 6. REGION

66. *A. alpinum*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 360, ♀ (1897) (Idaho).  
 67. *A. ambiguum*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 362, ♀ (1863) (Massachusetts).  
 68. *A. anale*, Say, Contrib. Maclur. Lyc. Philad. Vol. 2, p. 75, ♀ ♂ (1828) (Am. bor.).  
 69. *A. attractum*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 241 (1836) (Indiana).  
 70. *A. basilicon*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 359, ♀ (1897) (Idaho).  
 71. *A. bipartitanum*, Davis, idem, p. 358, ♂ (1897) (Michigan).  
 72. *A. californicum*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 367, ♀ (1878) (California).  
 73. *A. clavatum*, Davis, Journ. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 357, ♀ (1897) (Dakota).  
 74. *A. clavipes*, Davis, idem, p. 359, ♂ (1897) (Michigan).  
 75. *A. curtum*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 362, ♂ (1863) (Delaware, Maine).  
 76. *A. densatum*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 243, ♀ (1836) (Indiana).  
 77. *A. divaricatum*, Say, idem, p. 244 (1836) (Florida).  
 78. *A. edemae*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 360, ♀ ♂ (1897) (Michigan).  
 79. *A. edwardsii*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 367, ♀ (1878) (Vancouver Island).  
 80. *A. ejuncidum*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 241 (1836) (United St.).  
 81. *A. elongatum*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 357, ♀ ♂ (1897) (Dakota, New Hampshire).  
 82. *A. emarginatum*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 245 (1836) (Am. bor.).  
 83. *A. eureka*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 423, ♀ (1890) (California).  
 84. *A. exile*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 6, p. 174, ♀ (1874) (Canada).  
 85. *A. ferrugineus*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 363, ♀ (1863) (Am. bor.).  
 86. *A. filiforme*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 83, ♀ ♂ (1886) (Canada).  
 87. *A. fuliginosum*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 356, ♀ (1897) (Michigan).  
 88. *A. fulvescens*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 285, ♀ ♂ (1865) (Colorado).  
 89. *A. hyalinum*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 361, ♀ (1863) (Canada).  
 90. *A. laterale*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 175, ♀ (1846) (Am. bor.).  
 91. *A. lineatulum*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 244 (1835) (Indiana).  
 92. *A. longipes*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 120, ♂ (1886) (California).  
 93. *A. luteopectum*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 363, ♂ (1863) (Am. bor.).  
 94. *A. maceratum*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 368, ♂ (1878) (California).  
 95. *A. magniceps*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 170, ♀ (1872) (Texas).  
 96. *A. melleum*, Cresson, idem, p. 171, ♀ (1872) (Texas).  
 97. *A. metallicum*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 364, ♀ (1863) (Massachusetts).  
 98. *A. nigratum*, Norton, idem, p. 363, ♂ (1863) (Canada, Massachusetts).  
 99. *A. nigrorufum*, Norton, ibidem, p. 351, ♀ (1863) (Canada).  
 100. *A. orbitale*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 170, ♂ (1872) (Texas).  
 101. *A. pallitarse*, Cresson, idem, p. 170, ♂ (1872) (Texas).  
 102. *A. prismaticum*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 364, ♀ ♂ (1863) (Canada).  
 103. *A. propinquum*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 284, ♂ (1865) (Colorado).  
 104. *A. provancheri*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 169, ♀ (1901) (Canada).  
     *unicolor*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 82 (1886) non Ratzb.).  
 105. *A. pseudargioli*, Howard, Scudder, Butterfl. U. S. p. 1881, ♀ (1889) (United St.).  
 106. *A. recurvum*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 343, ♀ ♂ (1836) (Indiana).  
 107. *A. relictum*, Fabricius, Suppl. Ent. Syst. p. 236, ♀ ♂ (1798) (Am. bor.).  
 108. *A. residuum*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 378, ♀ (1873) (Mexico).  
 109. *A. rotundum*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 360, ♂ (1897) (Kansas).  
 110. *A. rufulum*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 80, ♀ (1886) (Canada).  
 111. *A. semirufum*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 362, ♀ (1863) (Canada, Albania).  
 112. *A. sexlineatum*, Say, Contrib. Maclur. Lyc. Philad. Vol. 2, p. 74 (1828) (Am.).  
 113. *A. simile*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 423, ♀ (1890) (California).  
 114. *A. smithii*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 357, ♂ (1898) (New Jersey).  
 115. *A. suburbe*, Davis, idem, p. 358, ♀ ♂ (1898) (Idaho).  
     *unicolor*, Provancher = *provancheri*, Dalla Torre.

116. *A. verbosum*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 368, ♀ ♂ (1878) (California).  
 117. *A. vivum*, Cresson, idem, p. 368, ♀ (1878) (Oregon).  
 118. *A. xanthaspis*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 423, ♂ (1890) (California).

## 10. GENUS HADROMANUS, NOV. GEN. ♂

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus am Vorderrande in ein Spitzchen vorgezogen, Kopf hinter den Augen erweitert und gerandet. Fühler halb so lang wie der Körper. Parapsiden nicht ausgebildet, Scutellum gewölbt und nicht gerandet, Mesopleuren ohne Furche, Metanotum etwas verlängert, Luftloch elliptisch. Randmal lanzettlich, die innere Seite zweimal kürzer als die äussere; Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, zweiter rücklaufender Nerv an die zweite Cubitalzelle inserirt, Nervulus etwas postfurkal, Nervus parallelus oben inserirt; im Hinterflügel ist der Nervellus an der Mitte gebrochen und der erste Abschnitt der Radialader ist länger als der rücklaufende Nerv. Beine gedrungen, Trochanter länger als Trochantellus, Sporn nicht länger als der Durchmesser des Schienendes, Tarsen erweitert, Metatarsus so lang wie die folgenden Glieder zusammen und mehr als dreimal länger als das zweite, fast quadratische Tarsenglied.

### Geographische Verbreitung der Art :

#### 1. REGION

1. *H. lacvicoxis*, Schmiedeknecht, Zeits. Hym. und Dipt. Vol. 3, p. 79, ♀ ♂ (1903) (Algiria, Tunis).

## 11. GENUS LABRORYCHUS, FÖRSTER

**Labrorychus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 146 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus gebrochen, erster Abschnitt der Radialader des Hinterflügels so lang wie die rücklaufende Ader. Metatarsus nur zweimal länger als das zweite Tarsenglied. Fühler so lang oder kürzer als der Körper; sonst wie *Hadromanus*, mihi.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### 1. REGION

1. *L. amabilis*, Tosquinet, Ann. Soc. Ent. Belg. p. 171, ♀ (1899) (Rossia).  
*affinis*, Holmgren = *clandestinus*, Gravenhorst.  
*anaitidis*, Szépligeti = *tenuicornis* var.  
 2. *L. clandestinus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 670, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Britannia, Germania).  
*affinis*, Holmgren, Öfv. Svensk. Vet. Akad. Förh. Vol. 14, p. 181 (1857).  
 3. *L. debilis*, Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 133, ♀ ♂ (1849) (Belgia, Hungaria).  
*variegatus*, Szépligeti, Term. Füzet. Vol. 22, p. 216 u. 234 (1899).  
 4. *L. exquisitus*, Tosquinet, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 33, p. 20, ♀ ♂ (1889) (Sibiria).  
*guttigerus*, Szépligeti = *nigrifrons*, Szépligeti.  
 5. *L. nigrifrons*, Szépligeti, Term. Füzet. Vol. 22, p. 217 u. 237, ♀ ♂ (1899) (Hungaria).  
*guttigerus*, Szépligeti, idem, p. 215 u. 233 (1899).  
 6. *L. paradoxus*, Brauns, Term. Füzet. Vol. 18, p. 45, ♀ (1895) (Hungaria).  
 7. *L. polyxenae*, Szépligeti, Term. Füzet. Vol. 22, p. 217 u. 234, ♀ ♂ (1899) (Hungaria).  
*rufus*, Holmgren, vide *Barylipa rufa*.  
 8. *L. tenuicornis*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 671, ♀ ♂ (1829) (Europa fere tota).  
*var. anaitidis*, Szépligeti, Term. Füzet. Vol. 22, p. 216 u. 233, ♀ (1899) (Hungaria).  
 9. *L. transcaspicus*, Kokujew, Rev. Russe Ent. Vol. 3, p. 389 (1903) (Transcaspica).  
*variegatus*, Szépligeti = *debilis*, Wesmael.

## 12. GENUS BARYLIPA, FÖRSTER

**Barylipa.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 146 (1868).

**Laphyctes.** Förster, idem, p. 146 (1868) (non Stål).

**Sarnthenia.** Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 161 (1901).



## FAM. ICHNEUMONIDÆ

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus am Vorderrande mehr oder minder gerundet oder in eine Spitze vorgezogen. Parapsiden fehlen. Zweiter rücklaufender Nerv interstitial. Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus gebrochen, erster Abschnitt der Radialader im Hinterflügel etwas länger als die rücklaufende Ader. Sonst wie die vorher charakterisirten Gattungen.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### I. REGION

1. *B. ? affine*, Lucas, Exp. Sc. Algérie Zool. Vol. 3, p. 327 u. 386, t. 18, f. 9, ♂ (1846) (Algeria).
2. *B. carinata*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig N. F. Vol. 4, p. 136, ♂ (1880) (Germania, Littorale).  
*cylindrica*, Bridgman = *pallida*, Gravenhorst.  
*elegantula*, Schiedeknecht = *humeralis* var.
3. *B. discrepans*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 46, ♂ (1895) (Hungaria).
4. *B. formosa*, Schiedeknecht, Zeits. Hym. u. Dipt. Vol. 3, p. 75, ♀ ♂ (1903) (Algeria).  
*genalis*, Thomson = *perspicillator*, Gravenhorst.
5. *B. humeralis*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 44, ♀ ♂ (1895) (Hungaria, Afr. bor.).  
*var. venidens*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 5, p. 397 (1896).  
*elegantula*, Schiedeknecht, Term. Füz. Vol. 23, p. 240 (1900).  
*insidiator*, Förster = *pallida*, Gravenhorst.  
*laticeps*, Thomson = *pallida*, Gravenhorst.
6. *B. longicorne*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 46, ♀ (1895) (Hungaria).  
*melanocnema*, Vollenhoven = *pallida*, Gravenhorst.  
*mezozona*, Förster = *pallida*, Gravenhorst.
7. *B. pallida*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3 p. 676, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania, Britannia, Gallia).  
*insidiator*, Förster.  
*laticeps*, Thomson, Op. Ent. p. 1766 (1892).  
*cylindrica*, Bridgman, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 424 (1884).  
*? rufa*, Holmgren ♂ (non ♀), Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 24 (1858).  
*melanocnema*, Vollenhoven, Tijdschr. v. Ent. Vol. 21, p. 168, t. 10, f. 5 u. 5a (1879).
8. *B. perspicillator*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 683, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania, Britannia).  
*mezozona*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 35, p. 72 (1878).  
*genalis*, Thomson, Op. Ent. p. 1767 (1892).  
*venidens*, Tosquinet = *humeralis* var.
9. *B. rubricator*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 215 u. 232, ♀ (1899) (Hungaria).
10. *? B. rufa*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 24, ♀ (non ♂) (1858) (Suecia).  
*rufa*, Holmgren, ♂ = *? pallida*, Gravenhorst.
11. *B. uniguttata*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 685, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania, Hungaria).

#### 3. REGION

12. *B. gansuana*, Kokujew, Rev. Russe Ent. Vol. 3, p. 389 (1903) (China).

## 13. GENUS ATROMETUS, FÖRSTER

**Atrometus**, Förster, Verh. Nat. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 146 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Parapsiden fehlen; N. parallelus interstitial, Nervellus nicht gebrochen, Radialzelle der Hinterflügel oft nicht geschlossen; Hintertarsen oft breit; sonst wie *Agrypon*, Förster.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### I. REGION

1. *A. areolatus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 218 u. 235, ♀ (1899) (Hungaria).
2. *A. arquatus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 668, ♀ ♂ (1829) (? Britannia, Hungaria, ? Germ.).  
*geniculatus*, Holmgren = *insignis*, Förster.
3. *A. insignis*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 35, p. 77, ♀ ♂ (1878) (Gallia, Hungaria).  
*? geniculatus*, Holmgren, Öfvers. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 27 (1858).  
*trachynotus*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 42 (1895).  
*melanosoma*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 217 u. 236 (1899).

4. *A. rubricatus*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 35, p. 79, ♂ (1878) (Hispania).  
*trachynotus*, Brauns = *insignis*, Förster.

## 4. REGION

5. *A. citricinctus*, Ashmead, Fauna Hawaii, p. 353, ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).  
6. *A. delicatus*, Ashmead, idem, p. 354, ♀ ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).  
7. *A. flavifrons*, Ashmead, ibidem, p. 352, ♀ ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).  
8. *A. haleakalae*, Ashmead, ibidem, p. 353, ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).  
9. *A. hawaiiensis*, Ashmead, ibidem, p. 354. t. 9, f. 5, ♀ ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).  
10. *A. molokaiensis*, Ashmead, ibidem, p. 353. ♀ (1901) (Ins. Hawaienses).  
11. *A. tarsator*, Ashmead, ibidem, p. 352, ♀ ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).

## 6. REGION

12. *A. alaskensis*, Ashmead, Proc. Wash. Acad. Sc. Vol. 4, p. 213 (1902) (Alaska).

## 14. GENUS AGRYPON, FÖRSTER

**Agrypon.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 151 (1860).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus am Vorderrande an der Mitte in eine Spitze vorgezogen. Parapsiden oft ziemlich deutlich, Mesonotum punktirt und glänzend oder punktirt-runzlig und matt. Zweite Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, die obere Seite der beiden Zellen liegen nicht in einer Höhe; 2. rücklaufende Ader postfurkal, Nervulus interstitial oder postfurkal, N. parallelus immer oben inserirt, aber nie interstitial; Nevellus nicht gebrochen, erster Abschnitt der Radialader im Hinterflügel nicht oder nur etwas länger als der rücklaufende Nerv. Luftloch des Hinterrückens gestreckt. Trochanterus länger als Trochantellus, Sporn kurz; Tarsen meist verdickt, das Verhältniss der Länge der Glieder regelmässig. Zweites Segment länger als das erste.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *A. agressorium*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 152 (1860) (Europa).  
*anomelas*, Gravenhorst = *deklarvatus*, Gravenhorst.  
2. *A. anxium*, Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 130, ♀ ♂ (1849) (Eur. fere tota).  
*rugiferum*, Thomson, Op. Ent. p. 2119 (1895).  
3. *A. brachypterum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 152 (1860) (Europa).  
4. *A. brevicolle*, Wesmael, Bull. Ac. Sc. Belg. Vol. 16, p. 136, ♀ ♂ (1849) (Belgia, Germania, Hungaria, Sibiria).  
*flavitarsum*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig, N. F. Vol. 4, p. 137 (1880).  
*brischkei*, Dalla Torre, Cat. Hym. Eur. Vol. 3 (1) p. 163 (1901).  
*brischkei*, Dalla Torre = *brevicolle*, Wesmael.  
5. *A. clandestinum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 151, ♀ (1860) (Europa).  
6. *A. cognatum*, Förster, idem, p. 152 (1860) (Europa).  
7. *A. confusum*, Förster, ibidem, p. 152 (1860) (Europa).  
8. *A. deklarvatum*, Gravenhorst, Ichn. Europ. Vol. 3, p. 678. ♀ ♂ (1829) (Europa fere tota).  
*anomelas*, Gravenhorst, idem, p. 680 (1829).  
*furtivum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 152, ♂ (1860) (Europa).  
*trochanteratum*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 25 (1858).  
9. *A. elegantulum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 152 (1860) (Europa).  
10. *A. flaveolatum*, Gravenhorst, Ichn. Europ. Vol. 3, p. 664, ♀ ♂ (1829) (Europa tota).  
*flavitarsum*, Brischke = *brevicolle*, Wesmael.  
*furtivum*, Förster = *deklarvatum*, Gravenhorst.  
11. *A. hilare*, Tosquinet, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 33, p. 22, ♀ ♂ (1889) (Sibiria).  
*insignum*, Tosquinet, idem, p. 24 (1889).  
*insignum*, Tosquinet = *hilare*, Tosquinet.  
12. *A. macrurum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 152 (1860) (Europa).

13. *A. melanomerum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. p. 151 (1860) (Europ.).  
 14. *A. rubricatum*, Förster, idem, p. 153 (1860) (Europ.).  
     *ruficoxis*, Szépligeti = *varitarsum*, Wesmael, var.  
     *rugiferum*, Thomson = *anxius*, Wesmael.  
 15. *A. segne*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. p. 339, ♀ (1896) (Algiria).  
 16. *A. septentrionale*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 27, ♀ (1858) (Suecia).  
 17. *A. serpentinum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 153 (1860) (Europa).  
 18. *A. stenostigma*, Thomson, Op. Ent. p. 1771, ♀ ♂ (1892) (Suecia).  
 19. *A. subclavatum*, Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 17, p. 151 (1860) (Europa).  
 20. *A. tenuitarsum*, Gravenhorst, Ichn. Europ. Vol. 3, p. 683, ♀ ♂ (1829) (Britannia).  
     *trochanteratum*, Holmgren = *delevaratum*, Gravenhorst.  
 21. *A. varitarsum*, Wesmael, Bull. Acad. Sc. Belg. Vol. 16, p. 131, ♀ ♂ (1849) (Suecia, Belgia, Hungaria).  
     var. *ruficoxis*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 218 et 232 (♀♂) (1889).

## 3. REGION

22. *A. ? sumatraensis*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 21 (1903) (Sumatra).

## 4. REGION

23. *A. caliginosim*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 25 (1903) (Nova Guinea).

## 6. REGION

24. *A. boreale*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 424, ♀ (1890) (Brit. Columbia).  
 25. *A. flavopictum*, Ashmead, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 271, ♂ (1900) (Grenada).  
 26. *A. paradiscæ*, Ashmead, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 23, p. 190, ♀ ♂ (1896) (Missouri, Virginia).  
 27. *A. puparum*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 424, ♀ (1890) (California).

## 15. GENUS TRATHALA, CAMERON

**Trathala.** Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 122 (1899).

**Allgemeine Charaktere.** — «Wings without an areolet. Claws pectinated. Metathoracic spiracles oval. Spiracles of first abdominal segment small, round, placed behind the middle. Clypeus separated from the face, and with a large fovea on either side at the base. Mandibles large; the teeth subequal. Head not dilated behind the eyes. Median segment distinctly areolated. Wings short; the recurrent nervure is received on the outer side of the first transverse cubital; the transverse basal nervure is interstitial. Abdomen long, compressed, and with a long ovipositor. Eyes bare, not reaching to the base of the mandibles. Scutellum convex, its sides and apex coarsely striolated. The apex of the clypeus rounded. Parapsidal furrows only indicated at the base of the mesonotum. »

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 4. REGION

1. *T. striata*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 122 (1899) ♀ (India).

## 16. GENUS HYMENOBOSMINA, DALLA TORRE

**Hymenobosmina.** Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 136 (1901).

**Bosmina.** Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 120 (1899) (nec Baird).

**Allgemeine Charaktere.** — «Wings without an areolet. Spiracles of the metathorax small, oval; those of the petiole placed between the middle and the apex. Claws armed with stout, stiff bristles. Antennae as long as the body. Eyes roundly, but not deeply, incised on the inner side above. Clypeus not separated. Mandibles with two stout, unequal teeth. Median segment with a double row of

distinctly defined areae at the base. Petiole long, slender, carinate on the lower side; the ovipositor short. Scutellum not much raised, slightly longer than its breadth, the apex distinctly margined, rounded.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

3. REGION

1. *H. mandibularis*, Cameron, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 3, p. 338 (1903) (Himalaya).
2. *H. spinipes*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 121 (1899) ♀ (India).

## 17. GENUS CHAROPS, HOLMGREN

**Charops.** Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Hand. Vol. 2, p. 39 (1858).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen verschmälert, Clypeus gerundet. Backen zwischen den Augen und Kiefer breit. Fühler kürzer als der Körper. Parapsiden fehlen. Metanotum nur wenig verlängert, Luftlöcher elliptisch. Nervus parallelus etwas über oder an die Mitte inseriert, Nervellus nicht gebrochen. Beine weniger schlank, Hinterhüften kurz, Sporn lang, Tarsen cylindrisch, Klauen gekämmt. Zweites Segment etwas kürzer als das erste.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. *C. decipiens*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 596 (1829) ♀ ♂ (Eur. fere tota; Sibiria).
2. *C. luteipes*, Walker, Cist. Ent. Vol. 1, p. 16 (1874) ♀ (Japonia).

2. REGION

3. *C. breviceps*, Kriechbaumer, Magretti, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 1, p. 529 ♀ ♂ (1884) (Afr. or.).

3. REGION

4. *C. erythrogaster*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 18, p. 644 (1896) ♀ ♂ (Ceylon).

6. REGION

5. *C. annulipes*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 425 (1890) ♂ (Missouri).
6. *C. apaturae*, Ashmead, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 23, p. 193 (1896) ♀ ♂ (Illinois).
7. *C. bimaculatus*, Ashmead, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 778 (1895) ♀ (Grenada).
8. *C. fuscipennis*, Provancher, Addit. Faune Canada Hym. p. 365 (1888) ♀ (Canada).
9. *C. tibialis*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 173 (1872) ♂ (Texas).
10. *C. uncinatus*, Ashmead, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 272 (1900) ♀ (Grenada).

## ANHANG

### GENUS CAMPOSCOPUS, FÖRSTER

**Camposcopus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 145 (1867).

**Allgemeine Charaktere.** — « Augen nicht behaart, Fussklauen gekämmt, Stirn nicht bewaffnet, Schildchen seitlich hoch und scharf geleistet, Humeralquerader im Hinterflügel über die Mitte gebrochen, ohne Fortsatz. »

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. ?*C. canaliculatus*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 1, p. 90, ♀ ♂ (1844) (Germania).

**Anmerkung.** — Ueber diese Art vergl. die Gattung *Blaptocampus* Förster.

## 3. REGION

2. ?*C. villosum*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 31 (1903) (Sumatra).

## GENUS OPHIONOPSIS, TOSQUINET

**Ophionopsis.** Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 389 (1903).

**Allgemeine Charaktere.** — « Caput crassum, latitudine multo longius, pone oculos paululum inflatum, haud vel parum buccatum. Clypeus depressione lata parum impressa subdiscretus, utrinque basi foveola profunda notatus, a basi ad apicem elevatus, margine anteriore late rotundata. Mandibulæ latæ curvatæ, dentibus duabus inæqualibus apice instructæ. Palpi elongati, maxillares articulo secundo securiformi, tertio clavato, sequentibus elongatis, cylindricis, filiformibus, paululum arcuatis. Oculi ratione capitis parvi, oblongi, juxta radium antennarum vix emarginati. Antennæ validæ corpore breviores, filiformes, apice attenuatæ. Thorax crassus, mesonoto convexo, notaulis nullis, scutello majusculo elevato, semigloboso, apice abrupte truncato; metanoto brevi, lato, in medio elevato, spiraculis majusculis elongatis ovalibus, hiantibus. Abdomen latissimum valde compressum, segmento primo curvato, supra convexo, basi parum angustato, spiraculis pone medium sitis. Alæ amplæ, areola nulla, nervo recurrente secundo, cum nervo transverso cubitali secundo confluyente. Pedes validi elongati, pubescentibus, unguiculis valde pectinatis. »

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 2. REGION

1. *O. fulvipes*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 389, ♀ (1903) (Afr. or.).
2. *O. nigrocyanus*, Tosquinet, idem. Vol. 10, p. 392, ♀ (1903) (Lac. Nyassa).

## 4. SUBFAM. NOTOTRACHINÆ, ASHMEAD

**Nototrachinæ.** Ashmead, Smith, Ins. New-Jersey, p. 580 (1900).

**Trachynotinæ.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 140 u. 147 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Mittelschienen mit einem Sporn (der zweite Sporn kurz oder unansehnlich). Zweite rücklaufende Ader entweder vor- oder hinter der Cubitalquerader stehend; Areola fehlt.

## UEBERSICHT DER GATTUNGEN

1. — *Zweite rücklaufende Ader an die zweite Cubitalzelle inserirt, Fühler etwas verdickt, Metanotum vollkommen gefeldert* . . . . . 1. Genus EUGNOMUS, Förster.
2. — *Zweite rücklaufende Ader an die Discocubitalzelle inserirt, Fühler fadenförmig, Metanotum nicht gefeldert* . . . . . 2. Genus NOTOTRACHYS, Marshall.

## I. GENUS EUGNOMUS, FÖRSTER

**Eugnopus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 147 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — « Caput buccatum, thorace latius. Mandibulæ dentibus inæqualibus apice instructæ; inferiore scilicet longiore et validiore. Clypeus a facie perfecte discretus, foveola utrinque basali notatus. Frons impressa, orbitis subcristatis. Oculi ovales, integri. Antennæ filiformes,

flagello paullulum incrassato. Thorax mesothorace integro; scutello majusculo. lateribus marginato, apice rotundato; metathorace perfecte areolato, ultra basin coxarum posticarum producto, spiraculis ovatis. Abdomen longe petiolatum, segmentis 1-2 elongatis, quarto et sequentibus valde compressis, dorso carinatis, septimo exserto. Alae stigmatate mediocri, areola nulla, nervo transverso discoidali primo supra medium fracto, secundo pone transversum cubitalem inserto. Pedes graciles, breviusculi, tibiis mediis calcare unico munitis; unguiculi tarsorum basi remote pectinatis. Terebra mediocris, recta »  
C. Tschek.

**Geographische Verbreitung der Art :**

1. REGION

1. *E. manni*, Tschek, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 21, p. 67, ♀ (1871) (As. minor.).

**2. GENUS NOTOTRACHYS, MARSHALL**

**Nototrachys.** Marshall, Cat. Brit. Hym. Vol. 3, p. 50 (1872).

**Trachynotus.** Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 713 (1829) (non Latreille).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen nicht erweitert; Clypeus gerundet, undeutlich geschieden; Gesicht breit; Augen gross, Nebenaugen klein und stehen von den Netzaugen weit ab. Parapsiden und Sternaulis nicht ausgebildet; Metanotum gewölbt, an der Spitze nicht verlängert, Luftloch elliptisch oder spaltförmig. Randmal lanzettlich. Discocubitalader gebogen, zweiter rücklaufender Nerv an die Discocubitalzelle inserirt, Nervulus interstitial, Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus nicht gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel so lang wie die rücklaufende Ader. Schienen kräftig; der kürzere Sporn der Mittelschienen kurz, oft unscheinbar; der längere Sporn der Hinterschiene kurz, nicht länger als der Durchmesser des Schienenendes; Klauen an der Basis undeutlich gekämmt. Zweites Hinterleibssegment länger als das erste.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. *N. foliator*, Fabricius, Suppl. Ent. Syst. p. 239, ♀ ♂ (1798) (Eur. fere tota).  
*humeralis*, Brullé, Expéd. Sc. Morée Zool. Vol. 3, p. 381, t. 51, f. 12 (1833).

5. REGION

2. *N. basalis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 50, ♂ (1865) (Cuba).  
3. *N. cincticornis*, Cresson, idem, p. 50, ♀ (1865) (Cuba).  
4. *N. fuscatus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 375, ♀ ♂ (1873) (Cuba).

6. REGION

5. *N. annulicornis*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 422, ♀ (1890) (Texas).  
6. *N. californicus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 366, ♀ (1878) (California).  
7. *N. canadensis*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 11, p. 119b, ♀ (1879) (Canada).  
8. *N. minimus*, Ashmead, Journ. Linn. Soc. Zool. Vol. 25, p. 139, ♀ ♂ (1894) (St. Vincent).  
9. *N. niger*, Ashmead, idem, p. 139, ♀ ♂ (1894) (St. Vincent).  
10. *N. reticulatus*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 285, ♂ (1865) (Colorado).  
11. *N. texanus*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 169, ♀ (1872) (Texas).

**5. SUBFAM. OPHIONINÆ, FÖRSTER**

**Ophioninæ.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 141 u. 149 (1868).

**Hellwigiinæ.** Förster, idem, Vol. 25, p. 141 u. 149 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Körper schlank; Hinterleib gestielt und vollkommen comprimirt (ausgenommen : *Agathophiona*, Smith, *Retanisia*, Cameron, und *Banchogastra*, Ashmead); Luftlöcher des ersten Segmentes liegen zwischen Mitte und Spitze, selten fast an der Mitte (*Hellwigia obscura*, Gravenhorst). Randmal lanzettlich oder fehlend, Radialzelle lang, Areola fehlt, zweiter rücklaufender Nerv an die Discocubitalzelle inserirt. Nebenaugen meist gross, Augen gross (ausgenommen : *Psylonychia*, mihi, und *Barycephalus*, Brauns). Fühler selten keulförmig oder dick (*Hellwigia*, Gravenhorst).

**Anmerkung.** — *Dictyonotus*, Kriechbaumer, *Sympratis*, Förster, *Ophiogastra* (*Ophionides*, Hartig), Ashmead, *Bodagrus*, Cameron, und *Diapestus*, Cameron, findet man in dem Anhang, p. 37, 38.

UEBERSICHT DER GATTUNGEN

- |  |                                    |
|--|------------------------------------|
| 1. — Nebenaugen klein, der Abstand zwischen den paarigen Nebenaugen und Netzaugen ist zweimal grösser als der Durchmesser eines Nebenauges . . . . .                             | 2.                                 |
| Nebenaugen gross, der Abstand ist null oder kaum grösser als der Durchmesser des Nebenauges . . . . .  | 7.                                 |
| 2. — Fühler keulförmig oder dick und gegen die Basis zu merklich dünner; Kopf quer . . . . .   | 3.                                 |
| Fühler borsten- oder fadenförmig . . . . .   | 4.                                 |
| 3. — Cubitalquerader gebogen, Klauen einfach, Flügel hyalin . . . . .  | 1. Genus HELLWIGIA, Gravenhorst.   |
| Cubitalquerader gerade, Klauen gekämmt, Flügel schwarz. . . . .  | 2. Genus HELLWIGIELLA, nov. gen.   |
| 4. — Discocubitalader winkelig gebrochen, Augen schmal, an beiden Enden verschmälert . . . . .   | 3. Genus STENOPHTHALMUS, nov. gen. |
| Discocubitalader nicht gebrochen . . . . .   | 5.                                 |
| 5. — Augen klein, Kopf hinter den Augen sehr erweitert, Backen unter den Augen sehr lang, Clypeus gerundet, Nervellus an oder etwas üb. der Mitte undeutlich gebrochen . . . . . | 4. Genus BARYCEPHALUS, Brauns.     |
| Augen gross, Kopf hinter den Augen nie breit, Backen immer kurz, Nervellus deutlich gebrochen, Clypeus mit Zahn . . . . .  | 6.                                 |
| (Nervellus nicht gebrochen, Klauen einfach = OPHIOPTERUS, Brullé, 26. Genus.)  |                                    |
| 6. — Nervellus fast an der Mitte gebrochen, Nervus parallelus unter die Mitte inserirt, Stirn zwischen den Fühlern mit Zahn . . . . .  | 5. Genus GRAVENHORSTIA, Boie.      |
| Nervellus oben gebrochen, Nervus parallelus oben inserirt, Stirn ohne Zahn . . . . .   | 6. Genus THYREODON, Brullé.        |
| 7 (1). Discocubitalzelle mit einem oder mit mehreren deutlich ausgefärbten Chitinflecken . . . . .   | 8.                                 |
| Discocubitalzelle ohne Chitinfleck oder undeutlich und nicht gefärbt . . . . .   | 11.                                |
| 8. — Nervulus interstitial oder antefurkal (selten schwach postfurkal). . . . .  | 9.                                 |
| Nervulus deutlich postfurkal . . . . .   | 10.                                |
| 9. — Radialader an der Basis gerade oder nur unbedeutend gebogen   | 7. Genus HENICOSPILUS, Stephens.   |
| Radialader an der Basis (wie bei <i>Allocamptus</i> ) wellenförmig doppelt gebogen . . . . .   | 8. Genus DICAMPTUS, nov. gen.      |
| 10. — Discocubitalader nicht winkelig gebrochen, Radialader an der Basis nicht doppelt gebogen . . . . .   | 9. Genus METOPHION, nov. gen.      |

- Discocubitalader winkelig gebrochen, Radialader an der Basis doppelt gebogen.* . . . . . 10. Genus CERATOSPILUS, nov. gen.
- 11 (7). *Discocubitalader winkelig gebrochen* . . . . . 12.  
*Discocubitalader nicht gebrochen, gerade oder bogenförmig* . . . . . 14.
12. — *Labium ungewöhnlich lang; Nervellus oben gebrochen, Kopf dick, Hinterleib wenig comprimirt* . . . . . 11. Genus AGATHOPHIONA, Smith.  
*Labium normal* . . . . . 13.
13. — *Radialader nicht verdickt* . . . . . 12. Genus OPHION, Fabricius.  
(Cf. 3. Genus STENOPHTHALMUS, mihi.)  
*Radialader an der Basis verdickt, nicht doppelt gebogen* . . 13. Genus PLEURONEUROPHION, Ashmead.  
(*Radialader doppelt gebogen* = 24. Genus ALLOCAMPTUS, Thomson.)
14. — *Klauen gekämmt* . . . . . 15.  
*Klauen nicht gekämmt* . . . . . 25.
15. — *Nervellus oben (selten ganz oben) gebrochen* . . . . . 16.  
*Nervellus an oder unter der Mitte gebrochen* . . . . . 17.
16. — *Metanotum nicht gesattelt, Clypeus gerundet, Randmal kurz und breit* . . . . . 14. Genus ATHYREODON, Ashmead.  
*Metanotum gesattelt und hinter der Basis beiderseits mit echigem Vorsprung, Clypeus mit undeutlicher Spitze, Randmal fehlt.* . . . . . 15 Genus MACROPHION, nov. gen.
17. — *Nervus parallelus interstitial* . . . . . 18.  
*Nervus parallelus nicht interstitial.* . . . . . 19.
18. — *Hinterleib nicht vollkommen comprimirt* . . . . . 16. Genus BANCHOGASTRA, Ashmead.  
*Hinterleib comprimirt* . . . . . 17. Genus ABANCHOGASTRA, Perkins.
19. — *Metanotum zwischen den Hinterhüften verlängert, ohne Querleiste und grob, zellenartig runzlig, Radialader nicht verdickt.* . . . . . 18. Genus PSEUDANOMALON, nov. gen.  
*Metanotum nicht verlängert, mit Querleiste* . . . . . 20.
20. — *Basalabschnitt der Radialader nicht dick, nicht dicker als die Discocubitalader* . . . . . 19. Genus PYCNOPHION, Ashmead.  
*Radialader wenigstens an der Basis verdickt* . . . . . 21.
21. — *Discocubitalader an der Mitte verdickt* . . . . . 20. Genus ATOPONEURA, nov. gen.  
*Discocubitalader nicht verdickt* . . . . . 22.
22. — *Radialader an der Basis gerade.* . . . . . 23.  
*Radialader an der Basis gebogen* . . . . . 24.
23. — *Radialader der Hinterflügel nicht verdickt und gerade* . . 21. Genus OPHIOMORPHA, nov. gen.  
*Radialader der Hinterflügel an der Basis verdickt und gebogen.* . . . . . 22. Genus COILONEURA, nov. gen.
24. — *Radialader an der Basis einfach gebogen* . . . . . 23. Genus EREMOTYLUS, Förster.  
*Radialader an der Basis doppelt gebogen (geschlängelt)* . . 24. Genus ALLOCAMPTUS, Thomson.
- 25(14). *Nervellus gebrochen, Hinterleib nicht vollkommen comprimirt, Metanotum ohne Felder* . . . . . 25. Genus RETANISIA, Cameron.  
*Nervellus nicht gebrochen, Hinterleib comprimirt, Metanotum beiderseits an der Basis mit je einem kleinem Feld.* 26. Genus OPHIOPTERUS, Brullé.



## I. GENUS HELLWIGIA, GRAVENHORST

**Hellwigia.** Gravenhorst, Nova Acta Acad. Nat. Curios. Vol. 11, p. 315 (1823).

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler dick und mehr oder minder keulförmig. Kopf quer, hinter den Augen sehr schmal; Clypeus gerundet und nicht geschieden, Augen gross, Nebenaugen klein. Parapsiden und Sternaulis fehlen, Metanotum gewölbt, Luftloch spaltförmig. Radialader fast an der Basis des Randmals inserirt, Radialzelle ziemlich lang, Cubitalquerader gebogen, Discocubitalader nicht gebrochen, Nervulus antefurkal, Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus an der Mitte gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv. Beine minder schlank, Sporn lang, Klauen nicht gekämmt. Hinterleib comprimirt, Luftloch des ersten Segmentes liegen etwas hinter oder weit hinter der Mitte, Postpetiolus kaum oder bedeutend kürzer als Petiolus; Bohrer kurz.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## I. REGION

1. *H. elegans*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 798, ♀ ♂ (1829) (Germania, Austria, Hungaria, Rossia).
2. *H. obscura*, Gravenhorst, idem, Vol. 3, p. 801, ♀ ♂ (1829) (Germania, Hungaria, Italia).

## 2. GENUS HELLWIGIELLA, NOV. GEN. ✓

**Allgemeine Charaktere.** — Cubitalquerader gerade, Klauen gekämmt, Nervellus unter der Mitte gebrochen; Fühler dick, gegen die Basis zu dünner; sonst stimmt die Gattung mit *Hellwigia*, Gravenhorst überein.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## I. REGION

1. *H. nigripennis*, nov. sp. (1), ♀ (Tunis).
2. *H. similis*, nov. sp. (2), ♂ (Tunis).

## 3. GENUS STENOPHTHALMUS, NOV. GEN. ✓

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf dick, hinter den Augen stark erweitert; Backen lang, Scheitel breit, Augen schmal, Nebenaugen ziemlich klein und von den Netzaugen weit stehend. Metanotum gefeldert. Zweiter Abschnitt der Radialader gerade, Discocubitalader gebrochen, mit kurzem Ast; Parallelader oben inserirt, Nervellus an der Mitte gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel an der Basis gebogen. Klauen gross, sehr fein und dicht gekämmt. Hinterleib comprimirt, zweites Segment bedeutend kürzer als das erste.

(1) *H. nigripennis*, nov. sp. ♀ ♂.

Kopf glatt; Clypeus vorn runzlig, Gesicht unterhalb der Fühler mit zwei Furchen. Fühler halb so lang wie der Körper, Mesonotum glatt; Schildchen halbkugelförmig, gerandet; Propleuren runzlig, Mesopleuren fast ganz glatt; Metathorax grob, fast körnig-runzlig, kurz, gestutzt, ohne Leisten; Luftloch spaltförmig. Erster Radialabschnitt im Hinterflügel kaum länger als der rücklaufende Nerv. Beine kurz, kräftig. Hinterleib comprimirt, erstes Segment gekrümmt, Postpetiolus kurz, zweites Segment so lang wie das erste. Bohrer kurz.

Schwarz; Mesonotum, Schildchen, Beine (die Hüften ausgenommen), Segmente 1-2 und das dritte Segment fast ganz rot; Basalhälfte der Fühler rot. Flügel fast schwarz, mit, an dem rücklaufenden Nerv liegenden runden weissen Fleckchen; Nerven schwarz; Randmal (fast ganz), Costalader und Squamula gelbrot. Länge 15 mm. Tunis.

(2) *H. similis*, n. sp. ♂.

Gesicht grob punktiert, Mesopleuren dicht punktiert. Kopf rot, Gesichtsmitte, Stirn und je ein Fleck an den Backen schwarz; Mesonotum vorn geschwärzt. Hinterleib schwarz; Segmente 2 und 3 oben rot. Die übrigen Charaktere wie an *H. nigripennis*, m. Tunis.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## I. REGION

1. *S. algericus*, nov. sp. (1), ♀ (Algiria).
2. *S. sibiricus*, nov. sp. (2), ♂ (Sibiria).

**4. GENUS BARYCEPHALUS, BRAUNS**

**Barycephalus.** Brauns. Term. Füz. Vol. 18, p. 43 (1895).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen erweitert. Augen klein, Backenteil zwischen Augen und Kieferbasis lang, Clypeus gerundet; Nebenaugen klein. Parapsiden fehlen, Metanotum gewölbt, Luftloch spaltförmig. Radialader an der Basis gerade und nicht verdickt, Discocubitalzelle ohne Hornflecken, Discocubitalader nicht gebrochen, Nervulus interstitial, Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus an oder etwas über der Mitte schwach gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv. Beine ziemlich kurz, Hintertarsen lang, Klauen gekämmt. Zweites Segment kürzer als das erste.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## I. REGION

1. *B. mocsáryi*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 43, ♂ (1895) (Hungaria).
2. *B. seminiger*, Brauns, idem, p. 44, ♀ (1845) (Hungaria).

**5. GENUS GRAVENHORSTIA, BOIE**

**Gravenhorstia.** Boie, Arch. f. Naturg. Vol. 2, p. 42 (1836).

**Odontopsis.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 150 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus mit Spitze, Augen gross, Ocellen klein, Stirn zwischen den Fühlern mit Zahn. Parapsiden fehlen, Metanotum gerundet. Erster Radialabschnitt nicht verdickt, Discocubitalnerv nicht gebrochen, zweite rücklaufende Ader gleich neben der Cubitalquerader an die Discocubitalzelle inserirt, Nervulus interstitial, Nervus parallelus unten inserirt, Nervellus an der Mitte gebrochen. Klauen an der Basis gekämmt. Zweites Segment so lang wie das erste.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## I. REGION

1. *G. picta*, Boie, Arch. f. Naturg. Vol. 2, p. 42, ♀ ♂ (1836) (Britannia, Germania, Hungaria, Croatia, Dalmatia, Sicilia, Hispania, Syria, Algiria).  
*fasciata*, Giraud, Verh. Zool. Bot. Ver. Wien, Vol. 7, p. 170 (1857).  
*septemfasciata*, Taschenberg, Zeitschr. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 428 (1875).

(1) *S. algericus*, nov. sp. ♀.

Clypeus vorn leicht gerundet, nicht geschieden; Gesicht sehr breit, etwas nadelrissig. Fühler kürzer als der Körper. Mesonotum fast glatt, Parapsiden fehlen; Schildchen nicht gerandet, Pleuren runzlig-punktirt; Metanotum ziemlich runzlig, gefeldert; area centralis geschlossen, ziegelförmig. Nervulus fast interstitial.

Gelbbrot; Kopf und Fühler gelb, Mesonotum mit 3 braunen Flecken, Segmente 3-5 oben schwarz. Flügel hyalin, Nerven kräftig und tief schwarz, Randmal gelb. Länge 17 mm. Algir.

(2) *S. sibiricus*, nov. sp. ♂.

Glatt; Clypeus tief eingedrückt, Metanotum nicht gefeldert; sonst wie *S. algericus*, m.

Weiss; Fühler gelbbrot, Hinterleib — Petiolus ausgenommen — und Beine vom Schenkel an gelblichrot. Flügel hyalin, Nerven tief schwarz, Randmal gelb. Länge 15 mm. Sibiria.

## 6. GENUS THYREODON, BRULLÉ

**Thyreodon.** Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 150 (1846).

**Tipulophion.** Kriechbaumer, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 1, p. 75 (1901); Schulz, idem, Vol. 3, p. 252 (1903).

**Aglaophion.** Cameron, Journ. Straits Branch Soc. p. 131 (1903).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus in eine Spitze ausgezogen. Nebenaugen klein, Mesonotum vorn oft mit zwei Hörnchen bewaffnet, Metanotum gesattelt; Parapsiden ausgebildet. Radialader an der Basis nicht verdickt, Radialzelle schmal, lanzettlich; Discocubitalzelle ohne hornartigen Flecken, Discocubitalader nicht gebrochen, Nervulus interstitial, Nervus parallelus oben inseriert, Nervellus oben gebrochen. Erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv. Klauen gekämmt. Zweites Segment so lang wie das erste oder kürzer.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *T. purpurascens*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 395, ♀ (1874) (Japonia).

## 3. REGION

2. *T. flavinervis* (*Aglaophion*), Cameron, Journ. Straits Branch Soc. p. 132, ♀ (1903) (Borneo).

## 5. REGION

3. *T. affinis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 46, ♂ (1865) (Cuba).  
 4. *T. cyaneus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 151, t. 42, f. 3, ♀ ♂ (1846) (Amer. mer.).  
     *morio*, Spinola, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 9, p. 168 (1840) (non Fabricius).  
     *var. ruficornis*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 152 (1846).  
 5. *T. elegans*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 46, ♀ (1865) (Cuba).  
 6. *T. erythrocerus*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 288, t. 12, f. 13 (1886) (Mexico).  
 7. *T. fenestratus*, Taschenberg, Zeitschr. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 425, ♀ (1875) (Brasilien).  
 8. *T. flammipennis*, Ashmead, Proc. Calif. Acad. Sc. Vol. 4, p. 125, ♀ (1894) (California).  
 9. *T. fulvescens*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 46, ♂ (1865) (Cuba).  
     *gigas*, Kriechbaumer = *rufithorax*, Cameron.  
 10. *T. grandis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 45, ♀ ♂ (1865) (Cuba).  
 11. *T. grenadensis*, Ashmead, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 270, ♀ (1900) (Grenada).  
 12. *T. laticinctus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 376, ♀ (1873) (Mexico).  
 13. *T. maculipennis*, Cresson, idem, p. 376, ♀ ♂ (1873) (Mexico).  
 14. *T. marginipennis*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 152, ♀ ♂ (1846) (Argentina, Uruguay).  
 15. *T. morio*, Fabricius, Spec. Ins. Vol. 1, p. 436, ♀ (1781) (America).  
 16. *T. morosus*, Smith, Descr. New Spec. Hym. p. 230, ♀ (1879) (Costa Rica).  
 17. *T. niger*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 375, ♀ ♂ (1873) (Mexico).  
 18. *T. ornatipennis*, Cresson, idem, p. 376, ♀ (1873) (Mexico).  
 19. *T. principalis*, Smith, Descr. New Spec. Hym. p. 230, ♀ (1879) (Costa Rica).  
 20. *T. rufithorax*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 290, t. 12, f. 15, ♀ (1886) (Costa Rica, Panama, Brasilien).  
     *gigas*, Kriechbaumer, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 1, p. 76 (1901); Schulz, idem, Vol. 3, p. 249 (1903).  
 21. *T. spectabilis*, Perty, Delect. Anim. Artic. Brasil. p. 131, t. 26, f. 10 (1833) (Brasilien).

## 6. REGION

22. *T. texanus*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 422, ♂ (1890) (Texas).

## 7. GENUS HENICOSPILUS, STEPHENS

**Henicospilus.** Stephens, Illustr. Brit. Ent. Mandib. Vol. 7, p. 126 (*Enicospilus*) (1835).

**Allocamptus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 150 (1868).

**Dispilus.** Kriechbaumer, Berl. Ent. Zeit. Vol. 39, p. 309 (1894).

**Trispilus.** Kriechbaumer, Zeits. Dipt. Hym. Vol. 1, p. 156 (1901).

**Pterospilus.** Kriechbaumer, idem, Vol. 1, p. 156 (1901).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus vorn in gerader Linie abgeschnitten. Nebenaugen gross. Parapsiden und Sternaulis nicht ausgebildet, Metanotum fast von der Basis an abschüssig. Radialader an der Basis verdickt, der zweite Abschnitt bogenförmig; Discocubitalzelle mit 1-3 hornartigen Flecken, Discocubitalader nicht gebrochen, Nervulus antefurkal, Nervus parallelus obenständig, Nervellus unten gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv und gerade; zweites Segment so lang wie das erste. Klauen lang und gekämmt.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### 1. REGION

1. *H. combustus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 701 ♀ ♂ (1829) (Britannia, Germania).
2. *H. dolosus*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 389 ♀ (1896) (Aegyptus).
3. *H. merdarius*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 698 ♀ ♂ (1829) (Eur. fere tota).
4. *H. monostigma*, Vollenhoven, Pinacogr. p. 62, t. 39, fig. 8 (1879) (Eur. centrale).
5. *H. ramidulus*, Linné, Syst. Nat. (éd. 10a), Vol. 1, p. 566 ♀ ♂ (1758) (Eur. fere tota; Sibiria).
6. *H. repentinus*, Holmgren, Svenk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 11 ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germania, Hungaria, Aegyptus, Turkestan, Nova Guinea).  
*var. tournieri*, Vollenhoven, Pinacogr. P. 8, p. 61 (1879) (Eur. centr.).  
*repentinus*, Vollenhoven, idem, P. 6, p. 44, t. 28, fig. 7 (1878) (non Holmgren).
7. *H. unicallosus*, Vollenhoven, Tijdschr. v. Ent. Vol. 21, p. 167, t. 10, fig. 4 et 4a ♀ (1878) (Gallia, Hungaria).

#### 2. REGION

8. *H. albiger*, Kriechbaumer, Berl. Ent. Zeit. Vol. 39, p. 308 ♀ (1894) (Delagoa Bay).
9. *H. anceps*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 392 ♂ (1896) (Togo).
10. *H. bimpressus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 148 ♀ (1846) (Afr. mer.).
11. *H. bipartitus*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 377 ♀ (1898) (Cap.).
12. *H. braunsii*, Kriechbaumer, Berl. Ent. Zeit. Vol. 39, p. 53 ♀ (1894) (Afr. occ.).
13. *H. dubius*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 390 ♀ ♂ (1896) (Togo).
14. *H. expeditus*, Tosquinet, idem, p. 385 ♀ (1896) (Togo).
15. *H. infuscatus*, Tosquinet, ibidem, p. 373 ♂ (1896) (Togo).
16. *H. krichbaumeri*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 182 ♀ (1901) (Sansibar).  
*rufus*, Kriechbaumer, Berl. Ent. Zeit. Vol. 39, p. 307 (1894) (non Brullé).
17. *H. leionotus*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 393 ♀ (1896) (Togo).
18. *H. longescutellaris*, Kriechbaumer, Berl. Ent. Zeit. Vol. 39, p. 308 ♀ (1894) (Afr. oc.).
19. *H. pallidus*, Taschenberg, Zeits. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 436 (1875) (Chartum).
20. *H. pellucidus*, Kriechbaumer, Berl. Ent. Zeit. p. 156 ♀ (1894) (Camerun).  
*perforatus*, Smith =? *rufus*, Brullé.
21. *H. rubens*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 382 ♀ (1896) (Togo).
22. *H. rufus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 149 ♀ (1846) (Afr. mer., As. mer. et ins.).  
? *perforatus*, Smith, Ann. Mag. Nat. Hist. (4), Vol. 17, p. 449 (1876).  
*rufus*, Kriechbaumer — *krichbaumeri*, D. T.
23. *H. senescens*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 375 ♂ (1896) (Togo).
24. *H. sevicatus*, Tosquinet, idem, p. 384 ♂ (1896) (Scioa).
25. *H. trimaculatus*, Tosquinet, ibidem, p. 395 ♀ ♂ (1896) (Togo).
26. *H. vecors*, Tosquinet, ibidem, p. 387 ♂ (1896) (Cap).

#### 3. REGION

27. *H. aciculatus*, Taschenberg, Zeits. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 439 ♀ (1875) (Java).
28. *H. ceylonicus*, Cameron, Mem. Proc. Manch. Philos. Soc. Vol. 41, p. 23 ♀ (1897) (Trincomali).
29. *H. lativertex*, Taschenberg, Zeits. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 435 ♀ (1875) (Java).
30. *H. nigronotatus*, Cameron, Journ. Straits Branch. Soc. p. 133 ♀ (1903) (Borneo).

31. *H. reticulatus*, Cameron, Mem. Proc. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 102 ♀ (1899) (India).  
*rufus*, Brullé, vide Reg. 2 (As. mer. et Ins.).
32. *H. signativentris*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 37 (1903) (Sumatra).
33. *H. striatus*, Cameron, Mem. Proc. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 103 (1899) (India).

## 4. REGION

34. *H. castaneus*, Ashmead, Fauna Hawaii, p. 349, ♀♂ (1901) (Ins. Hawaienses).
35. *H. coarctatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 146 (1846) (Australia).
36. *H. dimidiatus*, Perkins, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 143, ♀ (1902) (Oahu).
37. *H. dispilus*, Perkins, idem, p. 143, ♀♂ (1902) (Oahu).  
*var. fallipes*, Perkins, ibidem, p. 143, ♀♂ (1902) (Kauai).
38. *H. henschawii*, Ashmead, Fauna Hawaii, p. 349, ♀ (1901) (Ins. Hawaienses).
39. *H. insularis*, Kirby, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 46 (1881) (New Zealand).
40. *H. kaalae*, Ashmead, Fauna Hawaii, p. 347, ♀♂ (1901) (Ins. Hawaienses).
41. *H. lateralis*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 141 (1846) (Carolina).
42. *H. longicornis*, Ashmead, Fauna Hawaii, p. 350, ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).
43. *H. mauicola*, Ashmead, idem, p. 347, ♀ (1901) (Ins. Hawaienses).
44. *H. molokaiensis*, Ashmead, ibidem, p. 349, ♀♂ (1901) (Ins. Hawaienses).
45. *H. nigrinervis*, Cameron, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 229 (1901) (Nova Britannia).
46. *H. nigrolineatus*, Ashmead, Fauna Hawaii, p. 348, ♀♂ (1901) (Ins. Hawaienses).  
*repentinus*, Holmgren, vide Reg. 1.
47. *H. reticulatus*, Cameron, Fauna Maldiva, p. 52 (1902) (Ins. Maldiva).
48. *H. semirufus*, Perkins, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 142, ♀♂ (1902) (Oahu).
49. *H. skeltoni*, Kirby, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 46 (1881) (New Zealand).
50. *H. variegatus*, Ashmead, Fauna Hawaii, p. 348, ♀ (1901) (Ins. Hawaienses).
51. *H. vollenhoveni*, Taschenberg, Zeitschr. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 436, ♀ (1875) (Molukken [Halma-hera, Djilolo]).
52. *H. waimac*, Ashmead, Fauna Hawaii, p. 348, ♀ (1901) (Ins. Hawaienses).

## 5. REGION

53. *H. bicolor*, Taschenberg, Zeitschr. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 434, ♀ (1875) (Brasilia).
54. *H. concolor*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 56, ♀ (1865) (Cuba).
55. *H. flaviceps*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 142 (1846) (Brasilia).
56. *H. flavoscutellatus*, Brullé, idem, Vol. 4, p. 140 (1846) (Amer. centr., Brasilia).
57. *H. flavus*, Fabricius, Syst. Ent. p. 341, ♀♂ (1775) (Amer. centr.).
58. *H. fuscicornis*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 291 (1886) (Guatemala).
59. *H. guatemalensis*, Cameron, idem, Vol. 1, p. 293, t. 12, f. 22, ♀ (1886) (Guatemala).
60. *H. maculipennis*, Cameron, ibidem, Vol. 1, p. 292, t. 12, f. 29, ♀ (1886) (Panama).
61. *H. mexicanus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 374, ♀ (1873) (Mexico).
62. *H. monticola*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 292, t. 12, f. 28, ♀ (1886) (Guatemala).
63. *H. nigricauda*, Taschenberg, Zeitschr. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 437, ♀ (1875) (Brasilia, Venezuela).
64. *H. nigricornis*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 141 (1846) (Brasilia).
65. *H. striatus*, Brullé, idem, Vol. 4, p. 142 (1846) (Brasilia).
66. *H. thoracicus*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 55 (1865) (Cuba).
67. *H. trilineatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 140 (1846) (Brasilia).
68. *H. trimaculatus*, Taschenberg, Zeitschr. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 433, ♀ (1875) (Brasilia).

## 6. REGION

69. *H. appendiculatus*, Felt, Psyche, Vol. 9, p. 308 (1902) (Amer. bor.).
70. *H. arenatus*, Felt, idem, Vol. 9, p. 307 (1902) (Amer. bor.).

## 8. GENUS DICAMPTUS, NOV. GEN. ↙

**Allgemeine Charaktere.** — Nebenaugen gross. Discocubitalzelle mit Hornfleck, Discocubitalader nicht gebrochen. Radialader an der Basis verdickt und wellenförmig (wie bei *Allocamptus*, Thomson) gebogen; zweiter Radialabschnitt gebogen, Nervus parallelus obenständig, Nervellus tief gebrochen. Klauen gekämmt. Hinterleib compress, zweites Segment länger als das erste.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 3. REGION

1. *D. giganteus*, nov. sp. (1) ♀ (Java).

## 9. GENUS METOPHION, NOV. GEN.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen verschmälert, Augen und Nebenaugen gross. Randmal nicht ausgebildet; erster Abschnitt der Radialader verdickt, gerade oder leicht gebogen, der zweite Abschnitt gebogen; Discocubitalzelle mit Chitinflecken; Nervulus postfurkal, senkrecht oder schief; Nervus parallelus über die Mitte inserirt oder fast interstitial; Nervellus tief gebrochen; erster Radialabschnitt der Hinterflügel gebogen oder fast gerade, Klauen gekämmt. Hinterleib comprimirt, das zweite Segment länger als das erste.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 4. REGION

1. *M. bicolor*, nov. sp. (2) ♀ (Nova Guinea).

2. *M. variegatus*, nov. sp. (3) ♂ (Nova Guinea).

## 10. GENUS CERATOSPILUS, NOV. GEN.

**Allgemeine Charaktere.** — Nebenaugen gross. Discocubitalader winkelig gebrochen, ohne Ast; Discocubitalzelle mit Hornfleck; Radialader an der Basis verdickt und doppelt gebogen, der zweite Abschnitt gebogen; Nervulus postfurkal und senkrecht. Nervus parallelus hoch inserirt, Nervellus unten gebrochen, Radialader der Hinterflügel gerade. Klauen gekämmt, Hinterleib comprimirt; Zweites Segment länger als das erste.

(1) *D. giganteus*, nov. sp. — Kopf glatt, hinter den Augen verschmälert; Clypeus gewölbt, gerundet, nicht geschieden; Gesicht nach unten zu verschmälert; Augen und Nebenaugen gross; Fühler länger als der Körper. Mesothorax und Scutellum . . . ? Metanotum zellenartig runzlig, der schmale Basalteil glatt, die Querleiste (oben) unvollkommen. Nervulus etwas antefurkal, erster Radialabschnitt der Hinterflügel anderthalbmal länger als der rücklaufende Nerv und gerade. Beine schlank.

Gelbbrot; Ocellenfleck schwarz. Hinterleib vom dritten Segmente an (die Bauchseite ausgenommen) dunkelbraun. Flügel hyalin, Nerven und Randmal schwarz. Länge 35 mm. — Java.

(2) *M. bicolor*, nov. sp. ♀. — Kopf glatt; Clypeus etwas gerundet, nicht geschieden. Fühler . . . ? Mesonotum matt, Parapsiden undeutlich; Schildchen gerandet, punktiert; Meso- und Metapleuren nach der Länge gerieft; Metanotum mit einer oberen Querleiste, die Basis glatt, im übrigen unregelmässig strahlförmig gerunzelt. Erster Radialabschnitt langs der Mitte am dicksten, die Basis gebogen; Discocubitalzelle mit einem mondförmigen und einem gewöhnlichen Chitinleck. Nervulus schief, Nervus parallelus über die Mitte inserirt, erster Radialabschnitt der Hinterflügel gebogen. Beine schlank, Hüften eiförmig, Gelbbrot; Thorax (die Propleuren ausgenommen), Mittel- und Hinterhüften und Hinterleib schwarz; hintere Hälfte der Segmente 4-7 rötlich. Flügel hyalin, Nerven gelb. — Länge 25 mm. — Erima (Neu Guinea).

(3) *M. variegatus*, nov. sp. ♂. — Kopf hinter den Augen schmal und schief; Clypeus schmal, geschieden, gerundet; Gesicht verwischt punktiert und unter der Fühlerbasis mit einer glatten länglichen Erhöhung; Augen und Nebenaugen gross. Fühler so lang wie der Körper. Mesonotum matt, Parapsiden nur vorn ausgebildet und undeutlich; Schildchen gerandet, Pleuren und Metanotum lederartig und matt, die Querleiste (vordere) fein. Discocubitalader bogenförmig, der vordere Hornfleck mit langem, bogenförmigen Fortsatz; Nervulus senkrecht, Nervus parallelus fast interstitial, erster Radialabschnitt verdickt und gerade; erster Radialabschnitt im Hinterflügel fast gerade. Beine schlank, Hüften eiförmig, Gelbbrot; Mesonotum, Pleuren unten, Brust, Metanotum an der Seite. Hüften (die vordersten nur vorn), Hinterschenkel fast ganz, erstes Segment, das zweite Segment oben an der Basis, schwarz; Hinterleib vom vierten Segmente an braun. Flügel gelblich hyalin, Nerven braun, Prostigma schwarz. — Länge 15 mm. — Simbang (N. Guinea).

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 4. REGION

1. *C. birói*, nov. sp. (1) ♀ ♂ (Nova Guinea).

**11. GENUS AGATOPHIONA, WESTWOOD**

**Agatophiona.** Westwood, Tijdschr. v. Ent. Vol. 25, p. 19, t. 4, f. 5-13 (1882).

**Allgemeine Charaktere.** — Erster Abschnitt der Radialader an der Basis nicht verdickt und nicht gebogen, zweiter rücklaufender Nerv an die zweite Cubitalzelle inserirt, Areola fehlt, Nervulus postfurkal, Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus nicht gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel so lang wie der rücklaufende Nerv. Labium ungewöhnlich lang. Hinterleib gestielt und comprimirt, zweites Segment kürzer als das erste.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 5. REGION

1. *A. fulvicornis*, Westwood Tijdschr. v. Ent. Vol. 25, p. 19, t. 4, f. 5-13, ♂ (1882) (Mexico).

**12. GENUS OPHION, FABRICIUS**

**Ophion.** Fabricius, Suppl. Ent. Syst. p. 210 u. 235 (1798).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen schmal; Kiefer mit gleichlangen Zähnen. Parapsiden ziemlich deutlich. Metanotum gewölbt, Luftloch gestreckt. Zweiter Abschnitt der Radialader gerade. Discocubitalader gebrochen, Nervus parallelus oben inserirt, Nervulus antefurkal, Nervellus an oder etwas unter der Mitte gebrochen, erster Radialabschnitt im Hinterflügel an der Basis gebogen und länger als der rücklaufende Nerv. Zweites Segment kürzer als das erste. Klauen gross, nicht gekämmt.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *O. adustus*, Haller, Mitth. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 7 p. 200 (1885) (Helvetia).
2. *O. aggressor*, Fabricius, Syst. Piez. p. 132 (1804) (Selandia).
3. *O. albopictus*, Smith, Scient. Res. 2 Yarkand Miss. p. 22, ♀ (1878) (Turcestania).
4. *O. areolaris*, Brauns, Arch. Nat. Mecklenb. Vol. 43, p. 92 (1889) (Germania).
5. *O. artemisiae*, Boie, Stett. Ent. Vol. 16, p. 107, ♀ ♂ (1855) (Germania).
6. *O. bedeguaris*, Panzer, Fauna Ins. Germ. Vol. 9, p. 107, t. 9 (1809) (Germania).
7. *O. compensator*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 2, p. 176 (1793) (Europa).
8. *O. costatus*, Ratzeburg, Ichn. d. Forstins. Vol. 2, p. 79, ♀ (1848) (Germania).
9. *O. dichromopterus*, Costa, Rend. Accad. Sc. Fis. Napoli, Vol. 24, p. 324, ♀ (1886) (Sardinia).
10. *O. dispar*, Brauns, Term. Füz. Vol. 17, p. 42, ♂ (1895) (Hungaria, Helvetia).
11. *O. distans*, Thomson, Op. Ent. p. 1191, ♀ ♂ (1888) (Suecia, Britannia, Hungaria).
12. *O. dosiltheae*, Audouin, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 3, p. 425-427, t. 1, f. 6-12 (1834) (Gallia).
13. *O. evigator*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 2, p. 175 (1793) (Europa).
14. *O. fabricator*, Olivier, Enc. Méth. Ins. Vol. 8, p. 510 (1811) (Gallia).

(1) *C. birói*, nov. sp. ♀ ♂. — Kopf glatt, hinter den Augen verschmälert; Clypeus gewölbt, vorn gerundet, nicht geschieden; Augen gross, schwach gebuchtet; Gesicht ziemlich breit, nach unten zu etwas verschmälert. Fühler länger als der Körper. Mesonotum matt, schwach punktiert; Schildchen gerandet; Mesopleuren nadelrissig-runzlig; Metanotum mit einer oberen Querleiste, fein runzlig, der Basalteil fast glatt. Zweiter Abschnitt der Radialader gebogen, Discocubitalzelle mit einem Hornfleck. Sporn breit. Gelbrot; Kopf weisslich, Ende des Hinterleibes schwarz. Flügel hyalin, Nerven schwarz, Randmal gelb. — Länge 15 mm. — Neu Guinea.

15. *O. fallax*, Olivier, Enc. Méth. Ins. Vol. 8, p. 509 (1811) (Gallia).
16. *O. femoratus*, Olivier, idem, p. 517 (1811) (Patria?).
17. *O. ferrugineus*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 4, p. 456 (1794) (Eur.).
18. *O. flagellator*, Fabricius, idem, Vol. 2, p. 176 (1793) (Eur.).
19. *O. flavifrons*, Fabricius, Suppl. Ent. Syst. p. 237 (1798) (Italia).
20. *O. flavopictus*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 597, ♀ (1874) (Japonia).
21. *O. fomentator*, Linné, Syst. Nat. (ed. 12a), Vol. 1, 2, p. 936 (1747) (Eur. bor.).
22. *O. frustrator*, Olivier, Enc. Méth. Ins. Vol. 8, p. 516 (1811) (Gallia).
23. *O. fuscator*, Panzer, Fauna Ins. Germ. Vol. 9, p. 102, t. 22, ♀ (1809) (Germania).
24. *O. gracilis*, Olivier, Enc. Méth. Ins. Vol. 8, p. 514 (1811) (Gallia).
25. *O. lineator*, Olivier, idem, p. 510 (1811) (Gallia).
26. *O. longicornis*, Brauns, Arch. Naturg. Mecklenb. Vol. 43, p. 92 (1889) (Germania).
27. *O. longigena*, Thomson, Op. Ent. p. 1191 (1888) (Suecia, Britannia, Hungaria).
28. *O. luteus*, Linné, Syst. Nat. (ed. 10a) Vol. 1, p. 566, ♀ ♂ (1758) (Eur. tota; Turkestan, Sibiria, Transcaspia).
29. *O. macilentus*, Olivier, Enc. Méth. Ins. Vol. 8, p. 514 (1811) (Gallia).
30. *O. maculator*, Olivier, idem, p. 511 (1811) (Eur.).
31. *O. mandibularis*, Gravenhorst, Vergl. Uebers. Zool. Syst. p. 268 (1807) (Germania).
32. *O. mercator*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 2, p. 176, ♀ (1793) (Eur.).
33. *O. metallicus*, Radoszkovsky, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 21, p. 433 (1887) (Korea).
34. *O. minutus*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 5, p. 105, ♀ ♂ (1879) (Suecia, Britannia, Germania, Hungaria, Rossia, Sibiria).
35. *O. mocsáryi*, Brauns, Arch. Naturg. Mecklenb. Vol. 43, p. 89 (1889) (Hungaria).
36. *O. nidulator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 136, ♀ (1804) (Eur.).
37. *O. nigricans*, Ruthe, Stett. Ent. Zeit. Vol. 20, p. 378, ♀ (1859) (Islandia).
38. *O. nunciator*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 2, p. 166, ♀ (1793) (Eur.).
39. *O. obscurator*, Panzer, Fauna Ins. Germ. Vol. 9, p. 107, t. 10 (1809) (Germania).
40. *O. obscurus*, Fabricius, Syst. Piez. p. 132, ♀ ♂ (1804) (Eur. fere tota; Sibiria).  
*var. obscuratus*, Fabricius, Suppl. Ent. Syst. p. 237 (1798) (Germania).
41. *O. operator*, Olivier, Enc. Méth. Ins. Vol. 8, p. 513 (1811) (Eur.).
42. *O. pallens*, Olivier, idem, p. 509 (1811) (Gallia, Arabia).
43. *O. parvulus*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 5, p. 104, ♀ ♂ (1879) (Bavaria, Hungaria).
44. *O. petiolator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 140 (1804) (Austria).
45. *O. pteridis*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 5, p. 89, ♀ ♂ (1879) (Bavaria).
46. *O. pungens*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 396, ♀ (1874) (Japonia).
47. *O. scutellaris*, Thomson, Op. Ent. p. 1192 (1888) (Suecia, Germania).
48. *O. scutellatus*, Olivier, Enc. Méth. Ins. Vol. 8, p. 517 (1811) (Eur.).
49. *O. slavickii*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 18, p. 233, ♂ (1892) (Maravia).
50. *O. smithii*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 198, ♀ (1901) (Japonia).  
*unicolor*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 397 (1874) (non 1860).
51. *O. sphinx*, Spinola, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 7, p. 439, ♀ (1838) (Aegyptus).
52. *O. tricolor*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 2, p. 182 (1793) (Eur.).
53. *O. trimaculatus*, Olivier, Enc. Méth. Ins. Vol. 8, p. 517 (1811) (Eur.).  
*unicolor*, Smith - *smithii*, Dalla Torre.
54. *O. variegatus*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 59 (1883) (Germania).
55. *O. ventricosus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 702, ♀ ♂ (1829) (Eur. fere tota).
56. *O. wüstneii*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 18, p. 232, ♂ (1892) (Germania, Hungaria).

## 2. REGION

57. *O. angustatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 148 (1846) (Afr. : Ile de France).
58. *O. latipennis*, Kirby, Ann. Mag. Nat. Hist. (6), Vol. 18, p. 263, t. 12, f. 6 (1896) (Ogove).
59. *O. leucocotis*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 372, ♂ (1896) (Cap).
60. *O. nubilicarpus*, Tosquinet, idem, p. 370, ♀ (1896) (Cap).
61. *O. pacificus*, Holmgren, Eug. Resa, Ins. p. 411, ♀ (1868) (Cap).



## 3. REGION

62. *O. arcuatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 146 (1846) (China).  
 63. *O. areolatus*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 101 (1899) (India).  
 64. *O. dentatus*, Smith, Scient. Res. 2<sup>d</sup> Yarkand Miss. p. 22, ♀ (1878) (Kashmir).  
 65. *O. fuscumaculatus*, Cameron, Mem. Proc. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 99 (1899) (India).  
 66. *O. generator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 135 (1804) (India or.).  
 67. *O. insinuator*, Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 4, p. 141, Suppl. (V. 1860), ♀ (1860) (Kaisaa).  
 68. *O. iridipennis*, Smith, idem, Vol. 2, p. 121, ♀ (1857) (Borneo, Java).  
 69. *O. lativertex*, Taschenberg, Zeits. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 435, ♀ (1875) (Java).  
 70. *O. plicatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 145 (1846) (Java).  
 71. *O. triangularemaculatus*, Motschulsky, Bull. Soc. Nat. Moscou, Vol. 33, p. 30, ♀ ♂ (1863) (Ceylon).  
 72. *O. trilobus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 145 (1846); Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 40 (1903) (Java).  
 73. *O. univittatus*, Brullé, idem, p. 146 (1846) (India).  
 74. *O. vestigator*, Smith, Journ. Proc. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 2, p. 122, ♀ (1857) (Malacca).

## 4. REGION

75. *O. austro-caledonicus*, Montrouzier, Ann. Soc. Linn. Lyon, N. S. Vol. 11, p. 248 (1864) (New Caledonia).  
 76. *O. elumbis*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 33, (1903) (Nova Guinea).  
 77. *O. ferrugineus*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 2 (1878) (New Zealand).  
 78. *O. flavolineatus*, Brullé, Hist. Nat. Int. Hym. Vol. 4, p. 147 (1846) (Nova Guinea).  
 79. *O. fuscicornis*, Erichson, Arch. f. Naturg.? Vol. 8, p. 257 (1884) (Tasmania).  
 80. *O. insulicola*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 192, ♀ (1901) (New Zealand).  
*inutilis*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 2 (1878) (non 1876).  
 81. *O. inutilis*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 478, ♀ (1876) (New Zealand).  
 82. *O. lineatus*, Cameron, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 192 (1883) (Ins. Hawaienses).  
*nigricans*, Cameron = *nigritulus*, Dalla Torre.  
 83. *O. nigritulus*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 196 (1901) (Ins. Hawaienses).  
*nigricans*, Cameron, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 193 (1883) (nec Ruthe).  
 84. *O. peregrinus*, Smith, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 478, ♀ (1876) (New Zealand).  
 85. *O. punctatus*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 42, p. 34 (1898) (Australia).  
 86. *O. stimulator*, Smith, Journ. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 8, p. 65, ♀ (1864) (Nov. Guinea).  
 87. *O. unicolor*, Smith, idem, Vol. 5, p. 141 (1861) (non 1874) (Bathian).  
 88. *O. vittator*, Smith, ibidem, Vol. 5, p. 140, ♀ (1861) (Bathian).

## 5. REGION

89. *O. ancyloneurus*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 294, t. 17, f. 12, ♀ (1886) (Guatemala).  
 90. *O. atriventris*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 374, ♀ (1873) (Mexico).  
 91. *O. biangularis*, Taschenberg, Zeitschr. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 432, ♀ (1875) (Brasilia).  
 92. *O. chilensis*, Spinola, in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 515, ♀ (1851) (Chile).  
 93. *O. chiriquensis*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 294, t. 12, f. 20, ♀ (1886) (Panama).  
 94. *O. clathratus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 139 (1846) (Guyana).  
 95. *O. cubensis*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 358, ♀ (1863) (Cuba).  
 96. *O. dentator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 138 (1804) (Amer. mer.).  
 97. *O. dimidiator*, Fabricius, idem, p. 136 (1804) (Amer. mer.).  
 98. *O. extenuator*, Fabricius, ibidem, p. 137 (1804) (Amer. mer.).  
 99. *O. flavidus*, Brullé, Nat. Hist. Ins. Hym. Vol. 4, p. 143 (1846) (Brasilia).  
 100. *O. flavofuscus*, Brullé, idem, Vol. 4, p. 139 (1846) (Brasilia).  
 101. *O. flavoorbitalis*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 294, t. 12, f. 16 (1886) (Mexico, Panama).  
 102. *O. flavorufus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 144 (1846) (Amer. mer.).  
 103. *O. holosericeus*, Taschenberg, Zeits. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 427, ♀ (1875) (Brasilia).  
 104. *O. intricatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 143 (1846) (Chile).

105. *O. melanostigma*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 295, t. 12, f. 18, ♂ (1886) (Panama).  
 106. *O. nigrator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 140 (1804) (Amer. mer.).  
 107. *O. pallidipes*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 144 (1846) (Brasilien).  
 108. *O. quadrator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 137 (1804) (Amer. mer.).  
 109. *O. questor*, Fabricius, idem, p. 132 (1804) (Amer. mer.).  
 110. *O. sphaelatus*, Erichson, Schonburgh, Reisen in Guiana, Vol. 3, p. 587 (1848) (Guyana).  
 111. *O. spinator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 138 (1804) (Amer. mer.).  
 112. *O. volubilis*, Holmgren, Eugen. Resa. Ins. p. 410, ♀ ♂ (1868) (Uruguay).

## 6. REGION

113. *O. bifoveolatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 138, ♀ ♂ (1846) (Amer. bor.).  
 114. *O. bilineatus*, Say, Contrib. Maclur. Lyc. Philad. Vol. 2, p. 75, ♀ ♂ (1828) (Amer. bor.).  
 115. *O. brachiator*, Say, Boston Journ. Hist. Nat. Vol. 1, p. 240 (1836) (Indiana).  
 116. *O. costalis*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 366, ♀ (1878) (California).  
 117. *O. nigrovarius*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 6, p. 104, ♀ ♂ (1874) (Canada).  
 118. *O. pennator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 135 (1801) (Georgia).  
 119. *O. purgatus*, Say, Boston Journ. Nat. Hist. Vol. 1, p. 238, ♀ ♂ (1836) (Indiana).  
 120. *O. slossonae*, Davis, Ent. News, Vol. 4, p. 135, ♂ (1893) (Illinois).  
 121. *O. subfuliginosus*, Ashmead, Proc. Calif. Acad. Sc. Vol. 4, p. 126, ♀ ♂ (1894) (California).  
 122. *O. tityri*, Packard, Proc. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 21, p. 19, ♂ (1881) (United States).

## 13. GENUS PLEURONEUROPHION, ASHMEAD

**Pleuroneurophion.** Ashmead, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 86 (1900); Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 23, p. 86 (1900).

**Allgemeine Charaktere.** — Radialader an der Basis gerade und verdickt, Discocubitalader gebrochen, Nervulus antefurkal, Nervus parallelus oben inseriert, Nervellus unten gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 4. REGION

1. *P. hawaiiensis*, Ashmead, Fauna Hawaii, Vol. 1, p. 342, t. 9, f. 1, ♀ (1901) (Ins. Hawaienses).

## 14. GENUS ATHYREODON, ASHMEAD

**Athyreodon.** Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 23, p. 87 (1900).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus gerandet, ohne Spitze. Augen gross, bis zur Kieferbasis reichend und neben der Fühlerbasis ausgerandet; Nebenaugen gross. Radialader an der Basis gerade und nicht verdickt, Discocubitalzelle ohne hornartigen Flecken, Discocubitalader nicht gebrochen, Nervulus antefurkal, Nervus parallelus oben inseriert. Nervellus oben gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als die rücklaufende Ader. Klauen gekämmt, zweites Hinterleibssegment etwas kürzer als das erste.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 4. REGION

1. *A. hawaiiensis*, Ashmead, Fauna Hawaii, Vol. 1, p. 343, t. 9, f. 2, ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).

## 15. GENUS MACROPHION, NOV. GEN.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen schmal; Clypeus mit schwacher Spitze, Augen und Nebenaugen gross. Parapsiden ausgebildet, Schildchen nicht gerandet, Meso- und Metathorax durch einen tiefen Einschnitt getrennt, Metanotum gesattelt und beiderseits vor der Basis eckig

vorstehend. Radialader an der Basis gebogen und kräftig, der Endabschnitt fast gerade, Discocubitalader bogenförmig, Nervus parallelus oben inseriert, Nervellus oben oder ganz oben gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als die rücklaufende Ader und gerade. Klauen gekämmt. Hinterleib comprimirt; zweites Segment länger als das erste.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

5. REGION

1. *M. fenestratus*, nov. sp. (1), ♂ (Brasilien).
2. *M. ornatus*, nov. sp. (2), ♂ (Honduras, Costa Rica).

## 16. GENUS BANCHOGASTRA, ASHMEAD

**Banchogastra.** Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 23, p. 87 (1900).

**Allgemeine Charaktere.** — Flügel ohne hornartige Flecken; Radialader an der Basis gerade und nicht verdickt, Discocubitalader nicht gebrochen, Nervulus antefurkal, Nervus parallelus interstitial, Nervellus etwas unterhalb der Mitte gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv. Klauen gekämmt. Hinterleib nicht vollkommen comprimirt. Metanotum runzlig.

**Geographische Verbreitung der Art :**

4. REGION

1. *B. nigra*, Ashmead, Fauna Hawaii, Vol. 1, p. 343, t. 9, f. 3, ♀ (1901) (Ins. Hawaienses).

## 17. GENUS ABANCHOGASTER, PERKINS

**Abanchogaster.** Perkins, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 141 (1902).

**Allgemeine Charaktere.** — « Eyes large, touching the base of mandibles or nearly, distinctly emarginate on a line with insertion of the antennæ; ocelli large, the lateral ones touching the eye-margins, but distinctly separated from one another. Propedum without a transverse carina. Claws of tarsi pectinatæ. Neuration almost as in *Banchogastra* Ashmead, the first recurrent nervure interstitial with the second transverse median nervure; transverse median nervure in hind wings obtusely angularly broken about the middle; discocubital nervure very regularly curved. Abdomen and legs as in most Hawaiian *Eniscopilus*. »

**Geographische Verbreitung der Art :**

4. REGION

1. *A. debilis*, Perkins, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 141, ♀ ♂ (1902) (Oahu).

## 18. GENUS PSEUDANOMALON, NOV. GEN.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen schmal, scharf gerandet, Clypeus zugespitzt, Augen und Nebenaugen gross. Parapsiden undeutlich, Schildchen gerandet, Metanotum

(1) *M. fenestratus*, nov. sp. ♂. — Glatt; Metanotum hinten mit scharf, an der Seite mit quer laufenden Furchen. Gesicht fein punktirt. Clypeus an der Basis beiderseits mit grossen Luftlöchern. Fühler kürzer als der Körper. Metanotum längs der Mitte mit, durch zwei feinen Kielen begrenzter Furche. Nervulus interstitial.

Schwarz, bläulich glänzend; Pro- und Mesopleuren rot. Flügel dunkelbraun, der Vorderflügel mit einem, an der Discocubital- und Discoidalzelle liegenden, grossen durchsichtigen Fleck. Länge 30 mm. Esp. Santo.

(2) *M. ornatus*, nov. sp. ♂. — Glatt; Gesicht punktirt, Nebenaugen sehr gross; Metanotum grob zellenartig runzlig, Fühler kürzer als der Körper. Nervulus interstitial, Nervellus ganz oben gebrochen.

Gelbrot; Flagellum, Schenkel und Tarsen der Hinterbeine, und Hinterleib schwarz, letzteres bläulich glänzend; Hinterschienen braunrot. Flügel hyalin, vordere Schulterzelle und Radialzelle braun, Nerven z. T. schwarz. Länge 30 mm. Honduras und Costa Rica.

zwischen den Hinterhüften verlängert, ohne Querleiste. Randmal sehr schmal; Radialader an der Basis nicht verdickt, gerade, der Endabschnitt fast gerade und endet in der Flügelspitze; Discocubitalader nicht gebrochen, Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, Nervulus antefurkal, Nervus parallelus unten inserirt, Nervellus unten gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel etwas länger als der rücklaufende Nerv. Klauen gekämmt. Hinterleib comprimirt; zweites Segment länger als das erste.

**Geographische Verbreitung der Art :**

4. REGION

1. *P. gracilis*, nov. sp. (1) ♂ (Nova Guinea).

## 19. GENUS PYCNOPHION, ASHMEAD

**Pycnophion.** Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 23, p. 87 (1900).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus gerandet, Augen und Nebenaugen gross. Radialader an der Basis nicht verdickt, Discocubitalader nicht gebrochen, Nervulus antefurkal, Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus etwas unter der Mitte gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel so lang wie der rücklaufende Nerv. Klauen gekämmt. Zweites Segment so lang wie das erste.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

4. REGION

1. *P. kauaiensis*, Ashmead, Fauna Hawaii, Vol. 1, p. 344, ♀ ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).  
2. *P. molokaiensis*, Ashmead, idem, p. 344, ♀ (1901) (Ins. Hawaienses).

## 20. GENUS ATOPONEURA, NOV. GEN.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen verschmälert, Clypeus gerundet, Augen und Nebenaugen gross. Parapsiden undeutlich, Schildchen gerandet. Randmal schmal, Radialader an der Basis verdickt, schwach geschlängelt, der Endabschnitt gebogen; Discocubitalader bogenförmig, an der Mitte verdickt; Nervus parallelus oben inserirt, Nervulus antefurkal, Nervellus unten gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als die rücklaufende Ader. Klauen gekämmt. Hinterleib comprimirt, zweites Segment etwas kürzer als das erste.

**Geographische Verbreitung der Art :**

4. REGION

1. *A. concolor*, nov. sp. (2) ♀ (Celebes).

## 21. GENUS OPHIOMORPHA, NOV. GEN.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen verschmälert; Clypeus mehr oder weniger gerundet, nicht geschieden; Augen und Nebenaugen gross. Parapsiden fehlen oder undeutlich, Schildchen gerandet. Basalabschnitt der Radialader verdickt und gerade, der Endabschnitt gebogen; Nervus parallelus oben inserirt, Nervulus unter der Mitte gebrochen. Radialader der Hinterflügel gerade. Klauen gekämmt. Hinterleib comprimirt, zweites Segment selten kürzer als das erste.

[1] *P. gracilis*, nov. sp. ♀. — Kopf glatt, Gesicht runzlig, Clypeus glänzend, Hinterkopf behaart. Fühler so lang wie der Körper, an den Gelenken absteht behaart. Thorax kurz und grau behaart, Mesonotum matt, Schildchen runzlig; Mesopleuren mit kräftigen Riefen, unten grob zellenartig runzlig; Metanotum von der Basis an abschüssig, grob, zellenartig runzlig. Beine und Hinterleib schlank.

Schwarz; Augenränder gelb; Fühler (Ende dunkler), Squamula, Beine, Segmente 1-2 und das dritte Segment oben gelbrot, Flügel hyalin, Nerven und Randmal braun, Costalader gelbrot. Länge 25 mm. — Sattelberg (N. Guinea).

[2] *A. concolor*, nov. sp. ♀. — Kopf glatt, Clypeus nicht geschieden; Fühler etwas kürzer als der Körper. Mesonotum und Schildchen schwach glänzend, Pleuren fein lederartig und matt; Metanotum mit unregelmässigen Querrunzeln, Querleiste (obere) an der Seite nicht ausgebildet.

Gelbrot. Flügel gelblich, Nerven gr. T. gelbrot. Länge 25 mm. — Minalassa.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 2. REGION

1. *O. concolor*, nov. sp. ♀ (1) (Afr. occ. et or.).

## 5. REGION

2. *O. bicolor*, nov. sp. ♀ (2) (Brasilia).

3. *O. curvirovis*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 293, t. 12, fig. 19 (1886) (Guatemala).

**22. GENUS COILONEURA, NOV. GEN. ♀**

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen verschmälert; Clypeus gerundet und geschieden, Augen und Nebenaugen gross. Parapsiden fehlen. Schildchen gerandet, Metanotum schwach gewölbt, mit Querleiste. Radialader an der Basis verdickt und gerade, der Endabschnitt gebogen; Discocubitalader gebogen, Discoidalzelle kürzer als die Brachialzelle, Nervus parallelus oben inserirt, Nervulus interstitial oder postfurkal, Nervellus an oder tief unter der Mitte gebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel verdickt und an der Basis bogenförmig gekrümmt. Beine schlank, Klauen gekämmt. Hinterleib comprimirt, zweites Segment so lang oder etwas länger als das erste.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 4. REGION

1. *C. melanostigma*, nov. sp. ♀ (3) (Nova Guinea).

2. *C. longicornis*, nov. sp. ♀ (4) (Nova Guinea).

**23. GENUS EREMOTYLUS, FÖRSTER**

**Eremotylus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 150 (1868).

**Stauropoctonus.** Brauns, Arch. Naturg. Mecklenb. Vol. 43, p. 93 (1889).

**Leptophion.** Cameron, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 227 (1901).

**Camptoneura.** Kriechbaumer, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 1, p. 23 u. 24 (1901).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus ohne Spitze, Augen und Nebenaugen gross. Parapsiden fehlen. Metanotum mit einer Querleiste, Radialader an der Basis verdickt und einfach gebogen (nach unten zu), Discocubitalader nicht gebrochen, Nervulus antefurkal, Nervus parallelus oben inserirt, Nervellus an oder unter der Mitte gebrochen, Discocubitalzelle parallel oder nach vorne zu etwas verschmälert (*Stauropoctonus*, Brauns); erster Radialabschnitt im Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv. Klauen gekämmt. Zweites Hinterleibssegment so lang oder etwas länger als das erste.

(1) *O. concolor*, nov. sp. ♀. — Kopf glatt. Fühler so lang wie der Körper. Mesonotum glänzend, Parapsiden undeutlich; Propleuren feinsrunzlig, Mesopleuren fein und dicht punktirt, glänzend; Metapleuren fein lederartig; Metanotum fein runzlig, oder lederartig, mit Querleiste. Nervulus antefurkal. Zweites Segment etwas länger als das erste.

Gelbbrot; Flügel hyalin, Nerven und Randmal gelbbrot. Länge 22 mm. — Amu (Afr. occ.) und Moschi (Afr. or.).

(2) *O. bicolor*, nov. sp. ♀. — Gesicht äusserst fein punktirt. Fühler so lang wie der Körper. Mesonotum matt, Mesopleuren glänzend, unten schwach runzlig, Metapleuren lederartig; Metanotum beiderseits mit schwachem höckerigen Vorsprung und mit Querleiste, die Seite gerieft, der mittlere Teil unregelmässig quergebunzelt. Nervulus antefurkal. Zweites Segment so lang wie das erste. Gelbbrot; Fühler braunlich oder braun; Hinterleib vom 3. Segmente an braun (ausgenommen der vordere obere Teil des 3.) oder schwarz, das 3. und 4. Segment an der Seite mit gelbem länglichen Fleck. Flügel leicht gelblich, Nerven und Randmal gelbbrot. Länge 25 mm. — Brasilia.

(3) *C. melanostigma*, nov. sp. ♀. — Gesicht fein punktirt. Fühler länger als der Körper. Mesonotum und Pleuren glatt, Metanotum undeutlich netzartig runzlig, an der Basis glatt. Nervulus interstitial, Nervellus an der Mitte gebrochen. Zweites Segment so lang wie das erste.

Gelbbrot; Hinterleib vom vierten Segment an braun. Flügel hyalin, Nerven und Randmal schwarz. Länge 20 mm. — Simbang (N. Guinea).

(4) *C. longicornis*, nov. sp. ♀. — Gesicht schwach punktirt. Fühler länger als der Körper. Mesonotum glänzend, Pro- und Mesopleuren unten runzlig, Metanotum an der Basis glatt, der abschüssige Teil runzlig und an der Mitte oben mit zwei verkürzten Kielen. Nervulus postfurkal, Nervellus unter der Mitte gebrochen. Zweites Segment etwas länger als das erste.

Kopf, Fühler, Beine, Segmente 1-3 und Basis des 4. gelb; Gesichtsmitte, Thorax und Ende des Hinterleibes schwarz; Mesonotum vorn und Metanotum an der Basis und Seite rot oder rötlich. Flügel gelblich, Nerven gelb, Randmal schwarz. Länge 25 mm. — Sattelberg (N. Guinea).

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *E. bombycivorus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 705, ♀ ♂ (1829) (Britannia, Germania, Hungaria).
2. *E. curvinervis*, Kriechbaumer (*Camptoneura*), Ent. Nachr. Vol. 4, p. 249, ♀ (1878) (Bavaria).
3. *E. marginatus*, Jurine, Nouv. Méth. Class. Hym. p. 116, t. 8, f. 2b, ♀ ♂ (1807) (Suecia, Britannia, Germania, Hungaria).

## 4. REGION

4. *E. longiventris*, Cameron, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 228 (1901) (Nova Britannia).
5. *E. orbitalis*, Ashmead, Fauna Hawaii, Vol. 1, p. 345, ♀ ♂ (1901) (Ins. Hawaienses).

## 5. REGION

6. *E. infuscatus*, Taschenberg, Zeits. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 427, ♀ (1875) (Brasilia?).
7. *E. tenuigena*, Kriechbaumer, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 1, p. 153, ♀ (1901) (Brasilia).

## 6. REGION

8. *E. arctiae*, Ashmead, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 23, p. 192, ♀ ♂ (1896) (Amer. bor.).
9. *E. druryi*, Kriechbaumer, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 1, p. 152, ♀ ♂ (1901) (New York).

**24. GENUS ALLOCAMPTUS, THOMSON**

**Allocamptus.** Thomson, Op. Ent. p. 1189 (1888) (non Förster).

**Cymatoneura.** Kriechbaumer, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 1, p. 22 (1901).

**Allgemeine Charaktere.** — Radialader an der Basis geschlängelt, gewunden. Nervellus tief gebrochen; sonst wie *Eremotylus*, Förster.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *A. undulatus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 697, ♀ ♂ (1829) (Europa fere tota).  
*giganteus*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 59 (1883).  
*var. inflexus*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 1, p. 102 (1844).

## 2. REGION

2. *A. algoensis*, Kriechbaumer, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 1, p. 77, ♀ (1901) (Cap).
3. *A. ikuthana*, Kriechbaumer, idem, Vol. 1, p. 78, ♀ ♂ (1901) (Brit. Ost-Africa).

## 4. REGION

4. *A. corculus*, Tosquinnet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 35 (1903) (Celebes).

## 6. REGION

5. *A. macrurus* (L.), Westwood, in Drury, Illustr. Nat. Hist. (ed. 2<sup>a</sup>), Vol. 1, p. 92, t. 43, f. 5, ♀ ♂ (1837) (Am. bor.).  
*ringosus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 138 (1846).  
*ceroptae*, Scudder, Proc. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 9, p. 188 (1863).
6. *A. stramineus*, Taschenberg, Zeits. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 431, ♀ (1875) (Am. bor.).

## FUNDORT UNBEKANNT

7. *A. albigena*, Taschenberg, Zeits. Ges. Naturw. Vol. 46, p. 431 (1875).

**25. GENUS RETANISIA, CAMERON**

**Retanisia.** Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 299 (1886).

**Allgemeine Charaktere.** — « Head as broad as the mesonotum, about one half broader than long. Clypeus almost transverse at the apex, but with the sides rounded; labrum small, rounded. Eyes

not incised on the inner side. Parapsidal furrows deep and wide, reaching nearly to the scutellar forea, which is wide and deep. Scutellum longer than broad, not much elevated, narrowed towards the apex, which is rounded; the sides are keeled. Metathorax gradually sloping to the apex, longish, with more less distinct areæ. Abdomen not very much longer than the head and thorax united, becoming gradually dilated to the fifth segment. Hind legs very long; the coxæ longer than the trochanters, the tibiæ nearly as long as the coxæ, trochanters and femore united; the tarsi a little shorter than the tibiæ; the hind tibiæ have two short, thick spurs, the anterior pair a longer and curved one. The metatarsus is scarcely twice the length of the next joint; and the basal joint of the tarsi is curved at the base. »

**Geographische Verbreitung der Art :**

5. REGION

1. *R. facialis*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 229, t. 12, f. 10, ♂ (1886) (Guatemala).

**26. GENUS OPHIOPTERUS, BRULLÉ**

**Ophiopterus.** Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 153 (1846).

**Allgemeine Charaktere.** — Clypeus gerundet, Augen gross, Nebenaugen klein, Parapsiden ziemlich deutlich. Discocubitalader nicht winkelig gebrochen, Nervulus interstitial, N. parallelus oben inserirt, Nervellus nicht gebrochen. Klauen klein, nicht gekämmt. Metanotum an der Spitze verlängert.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

5. REGION

1. *O. coarctatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 153, t. 42, fig. 5, ♀ (1846) (Brasilien).
2. *O. ferrugineus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 380, ♀ (1873) (Mexiko).
3. *O. fuscipes*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 296, ♀ (1886) (Mexiko).
4. *O. niger*, Cameron, idem, p. 296, ♂ (1886) (Mexiko).
5. *O. striatifrons*, Cameron, ibidem, p. 297, ♀ ♂ (1886) (Mexiko).

**ANHANG**

**GENUS DICTYONOTUS, KRIECHBAUMER**

**Dictyonotus.** Kriechbaumer, Jahrb. f. Syst. Zool. Vol. 8, p. 198 (1894).

**Allgemeine Charaktere.** — « Vorderkörper mit grober Sculptur, schwarz, matt, behaart; Hinterleib glatt, glänzend, teilweise veilchenblau schimmernd. Schildchen des ♀ scheint missgebildet zu sein, es ist nämlich längs der ganzen Mitte ausgehöhlt, die Aushöhlung in der Mitte etwas erweitert, scharf gerandet; auch der Hinterrücken ausgehöhlt, die Aushöhlung ziemlich weit von der Basis durch eine bogenförmige Leiste geschlossen, gegen die Mitte hin verwischt. Beim ♂ ist das Schildchen grob gerunzelt, der Mittellücken hat vor demselben eine kurze eingedrückte Linie; der Hinterrücken hat ein scharf umgrenztes, länglich-dreieckiges, mittleres Basalfeld.

Unter unsere einheimischen Arten dürfte *O. bombycivorus*, dieser Art am nächsten stehen, von dem sich aber letztere ausser der Farbe noch besonders durch den grob, fast netzartig runzligen Hinterrücken, den längeren fast ganz geraden Basalteil der Radialader, die längere, ebenfalls ganz gerade Basalader unterscheidet ».

**Geographische Verbreitung der Art :**

1. REGION

1. *D. melanarius*, Kriechbaumer, Jahrb. f. Syst. Zool. Vol. 8, p. 197, ♀ ♂ (1894) (China bor.).

## GENUS SYMPRATIS, FÖRSTER

**Sympratis.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 146 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — « Augen nicht behaart, Fussklauen nicht gekämmt, Clypeus nicht zweilappig, Oberlippe nicht vorragend. Nervellus gebrochen, zweiter rücklaufender Nerv nahe vor der Cubitalquerader aus der Discocubitalzelle entspringend. Hinterschildchen mit einem Mittelkiel, N. parallelus nicht oben inserirt. »

**Geographische Verbreitung der Art :**

1. REGION

Art nicht beschrieben.

## GENUS OPHIOGAстра, ASHMEAD

**Ophiogastra.** Ashmead, Canad. Entom. Vol. 32, p. 368 (1900) (s. nom).

**Ophioides.** Hartig, Ber. Naturw. Ver. Harz. 18 (1847) (nec Wagler).

**Anmerkung.** — Möglich das die Gatt. hierher gehört; die Beschreibung war mir nicht zugänglich.

**Geographische Verbreitung der Art :**

1. REGION

1. *O. montanus*, Hartig, Ber. Naturh. Ver. Harz. p. 19, ♀ ♂ (1847) (Germania).

## GENUS BODAGRUS, CAMERON

**Bodagrus.** Cameron, Journ. Straits Asiat. Soc. Vol. 27, p. 52 (1902).

Beschreibung war mir nicht zugänglich.

**Geographische Verbreitung der Art :**

3. REGION

1. *D. rufus*, Cameron, Journ. Straits Asiat. Soc. Vol. 27, p. 53 (1902) (Sarawak).

## GENUS DIAPESTUS, CAMERON

**Diapustus.** Cameron, Journ. Straits Asiat. Soc. Vol. 27, p. 54 (1902).

Beschreibung ist mir nicht bekannt.

**Geographische Verbreitung der Art :**

3. REGION

1. *D. nigroplagiatus*, Cameron, Journ. Straits Asiat. Soc. Vol. 27, p. 54 (1902) (Borneo).

## 6. SUBFAM. CAMPOPLEGINÆ, FÖRSTER

**Campopleginæ.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 141 u. 150 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf quer, hinter den Augen nicht erweitert; Clypeus selten geschieden, der Vorderrand gerundet; Kiefer mit gleichlangen Zähnen, Augen kahl, Nebenaugen klein. Parapsiden fehlen. Metanotum gewölbt, Luftloch spaltförmig. Randmal lanzettlich, Radialzelle lang, Areola deltoidförmig, oft gestielt; Discoidalzelle länger als die Brachialzelle, Discocubitalader nicht



winklig gebrochen, Nervulus postfurcal oder interstitial, N. parallelus an die Mitte inserirt, Nervellus unter der Mitte gebrochen oder ungebrochen, erster Radialabschnitt der Hinterflügel länger als der rücklaufende Nerv. Mittelschienen mit zwei Spornen, Klauen gekämmt, Hinterleib gestielt, comprimirt; Luftloch des ersten Segmentes zwischen Mitte und Spitze; Bohrer kurz.

#### UEBERSICHT DER GATTUNGEN

1. — *Metanotum zwischen den Hinterhüften stark verlängert; Schenkel dünn; zweites Hinterleibssegment länger als das erste; Nervellus nicht gebrochen* . . . . . 1. Genus NOTHANOMALON, nov. gen.  
*Metanotum nicht oder nur unbedeutend verlängert, Schenkel dick, zweites Segment kürzer als das erste* . . . . . 2.
2. — *Schienen und Tarsen borstenartig behaart; Schildchen gerandet* . . . . . 2. Genus DELOPIA, Cameron.  
*Schienen und Tarsen nicht borstenartig behaart* . . . . . 3.
3. — *Zweites Segment stark comprimirt* . . . . . 3. Genus CAMPOPLEX, Gravenhorst.  
*Zweites Segment nicht stark comprimirt* . . . . . 4.
4. — *Der längere Sporn der hintersten Schienen deutlich kürzer als die Ferse* . . . . . 4. Genus ZACHRESTA, Förster.  
*Sporn sehr lang, kaum kürzer als die Ferse* . . . . . 5. Genus ECHTHRONOMAS, Förster.

**Anmerkung.** — Wenn *Zachresta* und *Echthronomas*, Förster, wirklich hierher gehören, dann sind sie mit *Campoplex*, Gravenhorst, zu vereinigen.

### I. GENUS NOTHANOMALON, NOV. GEN.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf hinter den Augen schmal und schief, Clypeus undeutlich geschieden; Schildchen flach und gerandet; Metanotum von der Basis an abschüssig und zwischen den Hüften stark verlängert, mit elliptischem Luftloch. Schenkel dünn, Sporn kürzer als die Ferse. Hinterleib comprimirt, zweites Segment länger als das erste.

#### Geographische Verbreitung der Art :

#### 4. REGION

1. **N. novo guineensis**, nov. sp. (1), ♂ (Nova Guinea).

### 2. GENUS DELOPIA, CAMERON

**Delopia.** Cameron, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 3, p. 304, 337 (1903).

**Allgemeine Charaktere.** — « Metathoracic spiracles about 3 times longer than broad. Scutellum not much raised, broader than long, its sides depressed, keeled on the outer edge. Median segment with longitudinal keels, which form areae on the sides, the areola is open on the apex. Areolet shortly appendiculated; the transverse median nervure is received shortly in front of the transverse basal. Eyes bare, incised on the innerside; the malar space three times the length of the 2<sup>nd</sup> antennal joint. Clypeus not separated from the face. Legs short; slender; the calcaria fully half the length of the meta-

(1) *N. novo guineensis*, nov. sp. ♂. — Kopf dicht punktirt-runzlig, hinten glatt; Backen kurz, Nebenaugen klein. Fühler fast nur so lang wie der halbe Körper. Mesonotum dicht punktirt-runzlig, matt; Mesopleuren grob punktirt, mit Furche; Metanotum runzlig, dicht und kurz behaart, längs der Mitte mit breiter und tiefer Furche. Nervus recurrens an der Mitte der fast gestielten Areola mündend. Nervulus interstitial, Nervellus nicht gebrochen, erster Radialabschnitt im Hinterflügel nur um etwas länger als der rücklaufende Nerv. Hüften kurz. Spornen und Klauen...?

Schwarz; Fühlerbasis, Taster, Squamula, Beine und Hinterleib gelbrot; Hinterleib vom vierten Segment an, Petiolus und zweites Segment oben, schwarz. Flügel lichtbraun. Nerven und Randmal schwarz. Länge 14 mm. Simbang (N. Guinea).

tarsus; the claws small, bare; the tibiae and tarsi are spinose. The median segment is short and has an oblique, straight slope; there is a complete Keel on the middle of the metapleurae; there is one large lateral area on the base and one longish lateral area, which extends to the apex of the segment, it becoming gradually narrowed towards the apex; the petiole is smooth, long and slender; the postpetiole is only very slightly widened; the apex of the clypeus is broadly rounded.

This genus has the form and abdomen of *Campoplet*. It is readily known by the flattish scutellum, furrowed and Keeled laterally and by the keels on the median segment. »

#### Geographische Verbreitung der Art :

#### 3. REGION

1. *D. cariniscutis*, Cameron, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 3, p. 337 ♀ (1903) (Himalaya).

### 3. GENUS CAMPOPLEX, GRAVENHORST

**Campoplex.** Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 453 (1829).

**Allgemeine Charaktere.** — Hinterleib von dem zweiten Segmente an comprimirt; Sporn der Hinterschienen kürzer als der Metatarsus.

#### Geographische Verbreitung der Arten :

#### 1. REGION

1. *C. adjunctus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. Vol. 18, p. 815 ♀ (1868) (Germania).
2. *C. adustus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 588 ♂ (1829) (Germania).  
*aemulus*, Förster = *parvulus*, Förster.
3. *C. affinis*, Brischke, Schrift. Nat. Ges. Danzig, N. F. Vol. 4, p. 140 ♀ ♂ (1880) (Germania).  
*affinis*, Förster = *erythrogaster*, Förster.  
*agnatus*, Förster = *tenuis*, Förster.
4. *C. albimanus*, Walker, Cist. Ent. Vol. 1, p. 306 ♂ (1874) (Japonia).
5. *C. albitarsis*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 246 (1883) (Europa).
6. *C. alticola*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 564 ♀ (1829) (Britannia, Germania).
7. *C. analis*, Gravenhorst, idem, p. 582 ♀ (1829) (Europa).
8. *C. anceps*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 42 ♀ ♂ (1872) (Europa fere tota.).  
*fugillator* var. *anceps*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 35 (1858).  
*disparilis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Vol. 18, p. 790 (1868).  
*auriculatus*, Förster, idem, Vol. 18, p. 840 (1868).
9. *C. angustatus*, Thomson, Op. Ent. p. 1061 ♀ ♂ (1887) (Suecia).  
*oxyacanthae*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 60 (1872) (p. p.).
10. *C. angustifrons*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. Vol. 18, p. 846 ♀ (1868) (Germania).
11. *C. annexus*, Förster, idem, Vol. 18, p. 780 ♂ (excl. ♀) (1868) (Germania).  
*annexus*, Förster = *mariae*, Dalla Torre.  
*annulatus*, Müller = ? *variipes*, Gravenhorst.
12. *C. antennator*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 75, p. 13 ♂ (1854) (Suecia).
13. *C. anxius*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. Vol. 18, p. 869 ♂ (1868) (Germania).
14. *C. arcolator*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 75, p. 8 ♀ ♂ (1854) (Suecia, Fennia, Germ.).  
*trigifex*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. Vol. 18, p. 811 (1868).  
*arcolator*, Holmgren, p. p. — *fugillator*, Linné.
15. *C. arcolatus*, Brauns, Tern. Füzet. Vol. 18, p. 48 ♀ (1895) (Hungaria).  
*auriculatus*, Förster = *anceps*, Holmgren.
16. *C. auritus*, Kriechbaumer, Corresp. Zool. Min. Ver. Regensb. Vol. 37, p. 108 ♂ (1883) (Bavaria).
17. *C. aversus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. Vol. 18, p. 800 ♀ ♂ (1868) (Germania).  
*tscheki*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Vol. 1, p. 54 (1872).
18. *C. bellipes*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Vol. 1, p. 21 ♂ (1872) (Suecia).
19. *C. bicolor*, Brischke, Schrift. Nat. Ges. Danzig, N. F. Vol. 4, p. 142 ♀ (1880) (Germania).
20. *C. bifidus*, Thomson, Op. Ent. p. 1063 ♀ (1887) (Bohemia).

21. *C. bimaculatus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 505 ♂ (1829) (Europa).  
*bistrigosus*, Holmgren = *insignitus*, Förster.  
*blandus*, Förster = *remotus*, Förster.
22. *C. brevicornis*, Brischke, Schrift. Nat. Ges. Danzig. N. F. Vol. 4, p. 141 ♀ ♂ (1880) (Germania).
23. *C. brischkei*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 139 ♂ (1901) (Germania).  
*lateralis*, Brischke, Schrift. Nat. Ges. Danzig. N. F. Vol. 8, p. 44 (1892) (non Kriechbaumer).
24. *C. bucculentus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 36, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germania, Rossia, Sibiria).  
*melampus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 783 (1868).
25. *C. caja*, Boie, Stett. Ent. Zeit. Vol. 16, p. 103, ♀ (1855) (Germania).
26. *C. calceatus*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 47, ♀ (1895) (Hungaria).
27. *C. canaliculatus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 809, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Germ.).  
*cantator*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Vol. 1, p. 22, p.p. (1872).  
*?cantator*, Degeer, Mém. Hist. Ins. Vol. 7, p. 594, t. 44, f. 9 (1773).
28. *C. carinifrons*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 34, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Britannia, Germania).  
*mixtus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 601, p.p. (1829).  
*minax*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 795 (1868).  
*carpinella*, Schr. = *?tibialis*, Brischke.
29. *C. castaneipes*, Thomson, Op. Ent. p. 1063, ♀ (1887) (Bohemia).
30. *C. circumcinctus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 831, ♀ (1868) (Germania).  
*c. remscriptus*, Förster = *nitidulator*, Holmgren.
31. *C. circumspectus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 842, ♂ (1868) (Germania, Rossia).  
*vagulus*, Förster, idem, p. 864 (1868).  
*parvulus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 64 (1872).
32. *C. coleophorarum*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 3, p. 90, ♀ ♂ (1852) (Germania).  
*compressus*, Sulzer = *pugillator*, Linné.
33. *C. confusus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 841, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Germania).
34. *C. consobrinus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 87, ♂ (1872) (Suecia).
35. *C. contumax*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 814, ♀ ♂ (1868) (Germania).  
*promimus*, Förster, idem, p. 826 (1868).
36. *C. convexus*, Tischbein, Stett. Ent. Zeit. Vol. 14, p. 349, ♀ (1853) (Germania).
37. *C. crassipes*, Thomson, Op. Ent. p. 1075, ♀ (1887) (Germania).
38. *C. cryptocentrus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 550, ♀ (1829) (Europa).
39. *C. cultrator*, Gravenhorst, idem, p. 616, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Britannia, Germania).
40. *C. debilis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 859, ♀ (1868) (Germania).
41. *C. deserticola*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 412, ♂ (1896) (Aegyptus).
42. *C. disclusus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 837, ♀ (1868) (Germania).  
*discrepans*, Förster = *parvulus*, Förster.  
*disparilis*, Förster = *anceps*, Holmgren.  
*disseptus*, Förster = *mezozonus*, Holmgren.
43. *C. dubiosus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 802, ♀ ♂ (1868) (Gallia, Sibiria).  
*fatigator*, Förster, ibidem, p. 827 (1868).
44. *C. erythrogaster*, Förster, ibidem, p. 836, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Britannia, Germania).  
*indefessus*, Förster, ibidem, p. 799 (1868).  
*affixus*, Förster, ibidem, p. 799 (1868).
45. *C. euops*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 2, p. 84, ♂ (1848) (Germania).  
*curvatus*, Holmgren = *zonellus*, Förster.
46. *C. exsculptus*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig N. F. Vol. 4, p. 143, ♀ (1880) (Germania).
47. *C. facialis*, Boie, Stett. Ent. Zeit. Vol. 18, p. 198, ♀ (1857) (Germania).  
*facialis*, Holmgren — *mariae*, Dalla Torre.
48. *C. falcator*, Fabricius, Syst. Ent. p. 339, ♀ ♂ (1775) (Europa fere tota).  
*mixtus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 601, p.p. (1829).  
*falcator*, Zetterstedt = *obliteratus*, Holmgren.
49. *C. fallax*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 504, ♀ (1829) (Europa).  
*fastigator*, Förster = *dubiosus*, Förster.
50. *C. femorator*, Bridgman, The Entom. Vol. 18, p. 17, ♀ ♂ (1885) (Britannia).  
*flicornis*, Holmgren — *parvulus*, Förster.

51. *C. flavipalpis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 785, ♀ ♂ (1868) (Germania).  
*spoliator*, Förster, idem, p. 787 (1868).
52. *C. flaviscapus*, Thomson, Op. Ent. p. 1061, ♀ ♂ (1887) (Gallia).  
*oxyacantha*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. p. 62, p.p. (1872).
53. *C. floricola*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 600, ♀ (1829) (Germania).  
*floricola*, Holmgren = *mezozonus*, Holmgren.  
*forsseli*, Holmgren = *remotus*, Förster.
54. *C. foveolatus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 818, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Germania).  
*trisculptus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 39 (1872).
55. *C. frumentarius*, Rondani, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 6, p. 131 (1874) (Italia).
56. *C. genalis*, Thomson, Op. Ent. p. 1070, ♀ (1887) (Germania).
57. *C. geometra*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 60 (1883) (Europa).
58. *C. gracilis*, Ratzeburg, Ich. Fortins. Vol. 2, p. 81, ♀ ♂ (1848) (Suecia, Germania).  
*gracilis*, Brischke = *gracillimus*, Dalla Torre.
59. *C. gracillimus*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 143. ♂ (1901) (Germania).  
*gracilis*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig N. F. p. 55, Vol. 7 (1888) (non Ratzb.).
60. *C. habermehlii*, Kriechbaumer, Ent. Nachr. Vol. 24, p. 313, ♀ (1898) (Germania).
61. *C. henaultii*, Desvignes, Cat. Brit. Ichn. p. 98 (1856) (Britannia).
62. *C. heterocerus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 857, ♀ (1868) (Germania).
63. *C. holmgrenii*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 144, ♂ (1901) (Suecia).  
*unicinctus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 35 (1872).
64. *C. humilis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 849, ♀ ♂ (1868) (Germania).
65. *C. incidens*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 1, p. 94, ♂ (1844) (Germania).
66. *C. incompletus*, Bridgman, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 420, ♂ (1899) (Britannia).  
*indefessus*, Förster = *erythrogaster*, Förster.
67. *C. inermis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 828, ♀ (1868) (Germania).  
*infelix*, Dalla Torre = *rufipes*, Holmgren.
68. *C. infestus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 824, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Germania).  
*terrificus*, Förster, idem, Vol. 18, p. 806 (1868).
69. *C. insignitus*, Förster, ibidem, Vol. 18, p. 844, ♀ ♂ (1868) (Gallia, Suecia).  
*bistrigosus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 37 (1872).
70. *C. intermedius*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 2, p. 82, ♂ (1848) (Germania).
71. *C. juvenilis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 779, ♀ ♂ (1868) Britannia, Germania).
72. *C. kriechbaumeri*, A. Costa, Atti Accad. Sc. Napoli (2), Vol. 1, p. 55, ♂ (1884) (Sardinia).
73. *C. lacunosus*, Kriechbaumer, Corr. Zool. Min. Ver. Regensb. Vol. 32, p. 104, ♂ (1883) (Bavaria).
74. *C. lactus*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 3, p. 83, ♀ ♂ (1852) (Germania).
75. *C. laucifer*, Ratzeburg, idem, Vol. 3, p. 84, ♀ ♂ (1852) (Germania).
76. *C. lapponicus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 37, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Britannia).  
*callizonus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 803 (1868).
77. *C. lateralis*, Kriechbaumer, Corr. Zool. Min. Ver. Regensb. Vol. 37, p. 111, ♀ (1883) (Bavaria).  
*lateralis*, Brischke = *brischkei*, Dalla Torre.  
*latrator*, Fabricius, = *pugillator*, Linné.
78. *C. latungula*, Thomson, Op. Ent. p. 1065, ♀ (1887) (Germania).
79. *C. latus*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 2, p. 84, ♂ (1848) (Germania).
80. *C. leptogaster*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 38, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Britannia, Germania).  
*macrostylus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 812 (1868).  
*leptogaster*, Förster, idem, Vol. 18, p. 872 (1868).
81. *C. limbatus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 591, ♀ (1829) (Europa).
82. *C. limiventris*, Kriechbaumer, Corr. Zool. Min. Ver. Regensb. Vol. 37, p. 106, ♂ (1883) (Bavaria).
83. *C. limnobiis*, Thomson, Op. Ent. p. 1088, ♀ (1887) (Europa fere tota).  
*obrepans*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 79 (1872) (non Förster).
84. *C. longicaudis*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 3, p. 89, ♀ (1852) (Germania).
85. *C. lugens*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 509, ♀ ♂ (1829) (Germania).
86. *C. luteipes*, Thomson, Op. Ent. p. 1089, ♀ (1887) (Suecia).  
*macrostylus*, Förster = *leptogaster*, Holmgren.

87. *C. mactator*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 861, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Germania).  
*semilatorius*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 47 (1872).
88. *C. mariae*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 146, ♀ ♂ (1901) (Suecia).  
*annexus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 780 (1868) (excl. ♂).  
*facialis*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 77 (1872) (non Boie).  
*martialis*, Förster = *nitidulator*, Holmgren.
89. *C. maurus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 516, ♂ (1829) (Europa).
90. *C. medianus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 788, ♀ (1868) (Germania).
91. *C. megacephalus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 502, ♀ (1829) (Germania).  
*melampus*, Förster = *bucculentus*, Holmgren.  
*mesoxanthus*, Förster = *oxyacanthae*, Boie.  
*minax*, Förster = *carinifrons*, Holmgren.
92. *C. mezononus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 52, ♀ ♂ (1872) (Fennia, Suecia).  
*floricola*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 75, p. 10 (1854).  
*disseptus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 781 (1868).
93. *C. minutus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 75, p. 13, ♀ (1854) (Suecia).  
*mixtus*, Gravenhorst = *carinifrons*, Holmgren, *falcator*, Fabricius, u. *oxyacanthae*, Boie.
94. *C. myrtillus*, Desvignes, Cat. Brit. Ichn. p. 99, ♀ ♂ (1856) (Britannia).  
*nitidulator*, Panzer = *pugillator*, Linné.
95. *C. nitens*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 618, ♀ ♂ (1829) (Germania).
96. *C. nitidulator*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 75, p. 9, ♀ ♂ (1854) (Fennia, Suecia, Britannia, Germania).  
*vindex*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 808 (1868).  
*circumscripatus*, Förster, idem, p. 819 (1868).  
*martialis*, Förster, ibidem, p. 821 (1868).
97. *C. nobilitatus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 19, ♀ ♂ (1872) (Suecia, Britannia).
98. *C. notabilis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 856, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Germania).
99. *C. oblitteratus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 59, ♀ ♂ (1872) (Lapponia, Suecia).  
*falcator*, Zetterstedt, Ins. Lapp. Vol. 1, p. 390 (1838).  
*obreptans*, Holmgren = *limnobius*, Thomson.  
*obreptans*, Förster = *parvulus*, Förster.  
*occissor*, Schrank = *pugillator*, Linné.
100. *C. opacus*, Thomson, Op. Ent. p. 1074, ♀ (1887) (Germania).
101. *C. oxyacanthae*, Boie, Stett. Ent. Zeit. Vol. 16, p. 104, ♀ ♂ (1855) (Suecia, Britannia, Germania).  
*mixtus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 601 p. p. (1829).  
*mesoxanthus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 791 (1868).  
*oxyacanthae*, Holmgren = *angustatus*, Thomson u. *flaviscapus*, Thomson.
102. *C. parvulus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 865, ♀ ♂ (1868) (Eur. fere tota).  
*obreptans*, Förster, idem, Vol. 18, p. 778 (1868).  
*aemulus*, Förster, ibidem, Vol. 18, p. 794 (1868).  
*discrepans*, Förster, ibidem, Vol. 18, p. 867 (1868).  
*filicornis*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 80 (1872).  
*parvulus*, Holmgren = *circumspectus*, Förster.
103. *C. pectoralis*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 75, p. 14, ♂ (1854) (Suecia).
104. *C. peraffinis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 830, ♂ (1868) (Germania).
105. *C. perditor*, Förster, idem, Vol. 18, p. 796, ♀ (1868) (Germania).
106. *C. petiolaris*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig. N. F. Vol. 4, p. 141, ♀ ♂ (1880) (Germ.).
107. *C. pineticola*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 44, ♀ ♂ (1872) (Fennia, Suec.).
108. *C. placidus*, Desvignes, Cat. Brit. Ichn. p. 97, ♀ ♂ (1856) (Britannia).
109. *C. politus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 784, ♀ (1868) (Germania).
110. *C. pomorum*, Ratzeburg, Ichn. Fortins. Vol. 3, p. 88 (1852) (Germania).
111. *C. posticus*, Walker, List Hym. Egypt. p. 2, ♂ (1871) (Aegyptus).  
*prominulus*, Förster = *contumax*, Förster.
112. *C. proximus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 868, ♂ (1868) (Germania).
113. *C. psilopterus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 508, ♀ ♂ (1829) (Germania).
114. *C. pugillator*, Linné, Syst. Nat. (ed. 10a), Vol. 1, p. 565, ♀ ♂ (1758) (Eur. fere tota).  
*decisor*, Schrank, Beitr. z. Naturg. p. 90 (1776).  
*compressus*, Sulzer, Abgek. Gesch. Ins. Vol. 1, p. 190, t. 26, f. 15 (1776).

- subfalcatus*, Gmelin, Linné, Syst. Nat. (Ed. 13a), Vol. 1, p. 2697 (1790).  
*latrator*, Fabricius, Syst. Piez. p. 136 (1804).  
*nidulator*, Panzer, Krit. Rev. Vol. 2, p. 89 (1806).  
*areolator*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 75, p. 8 p. p. (1854).
115. *C. pulchripes*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 62, ♂ (1872) (Suecia).  
 116. *C. pumilio*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 541, ♂ (1829) (Europa).  
 117. *C. punctatus*, Bridgman, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 345, ♂ (1886) (Britannia).  
 118. *C. punctus*, Kriechbaumer, Correspbl. Zool. Min. Ver. Regensb. Vol. 37, p. 101, ♂ (1883) (Bavaria).  
 119. *C. quadrimaculatus*, Ratzeburg, Ichn. Fortins Vol. 3, p. 89 (1852) (Germania).  
 120. *C. rectus*, Thomson, Op. Ent. p. 1086, ♀ (1887) (Germania).  
 121. *C. remotus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 848, ♀ ♂ (1868) (Germania).  
     *blandus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 854 (1868).  
     *forsseli*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 73 (1872).
122. *C. relictus*, Hartig, Jahresb. Fortschr. Forstw. Vol. 1, p. 272, ♀ (1838) (Germania).  
 123. *C. rufiger*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 825, ♀ ♂ (1868) (Germania).  
 124. *C. rufinus*, Rudow, Ent. Nachr. Vol. 9, p. 60 (1883) (Germania).  
 125. *C. rufipes*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 81, ♀ (1872) (Suecia).  
     *infelix*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 144 (1901).
126. *C. rufoniger*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig, N. F. Vol. 4, p. 141, ♀ (1880) (Germania).  
 127. *C. rugulosus*, Förster, idem, Vol. 18, p. 798, ♀ ♂ (1868) (Germania).  
 128. *C. semidivisus*, Ratzeburg, Ichn. Fortins. Vol. 1, p. 97, ♂ (1844) (Germania).  
 129. *C. semiflavus*, A. Costa, Atti Accad. Sc. Fis. Napoli (2), Vol. 1, p. 100, ♀ (1883) (Sardinia).  
     *semilatorius*, Holmgren = *mactator*, Förster.
130. *C. sericeus*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig, N. F. Vol. 4, p. 142, ♀ ♂ (1880) (Germania).  
 131. *C. signator*, Brauns, Term. Füz. Vol. 18, p. 48, ♀ (1895) (Hungaria).  
 132. *C. sobolicidus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 860, ♀ ♂ (1868) (Gallia, Suecia).  
     *ulceratus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 83 (1872).
133. *C. spinipes*, Thomson, Op. Ent. p. 1076, ♀ (1887) (Germania).  
 134. *C. spinulosus*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig, N. F. Vol. 4, p. 143, ♀ (1880) (Germania).  
 135. *C. splendens*, Thomson, Op. Ent. p. 1064, ♀ (1887) (Suecia).  
     *spoliator*, Förster = *flavipalpis*, Förster.
136. *C. spurinus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 533, ♂ (1829) (Europa).  
 137. *C. stenocarpus*, Thomson, Op. Ent. p. 1083, ♀ (1887) (Suecia).  
 138. *C. stenogaster*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 834, ♀ (1868) (Germania).  
     *strigifex*, Förster = *areolator*, Holmgren.
139. *C. stygius*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 845, ♂ (1868) (Gallia).  
 140. *C. subaequalis*, Förster, idem, Vol. 18, p. 822, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Germania).  
 141. *C. subcinctus*, Förster, ibidem, Vol. 18, p. 792, ♀ (1868) (Germania).  
     *subfasciatus*, Gmelin = *pugillator*, Linné.
142. *C. subimpressus*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 838, ♂ (1868) (Gallia).  
 143. *C. subsulcatus*, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 60, ♀ ♂ (1872) (Suecia).  
 144. *C. tarsalis*, Walker, List Hym. Egypt. p. 2, ♀ (1871) (Aegyptus).  
 145. *C. tenthredinum*, Tschek, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 21, p. 44, ♀ ♂ (1871) (Austria inf.).  
 146. *C. tenuis*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 851, ♀ ♂ (1868) (Suecia, Britan., Germ.).  
     *agnatus*, Förster, idem, p. 852 (1868).
147. *C. terebrans*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 503, ♀ ♂ (1829) (Eur.).  
 148. *C. terebrator*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, Vol. 18, p. 810 (1868) (Suecia, Britan., Germ.).  
     *terrificus*, Förster = *infestus*, Förster.
149. *C. tessellatus*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 3, p. 87, ♂ (1852) (Germania).  
 150. *C. tibialis*, Brischke, Schrift. Nat. Ges. Danzig, N. F. Vol. 4, p. 142, ♂ (1880) (Germania).  
     ?*carpinellae*, Schrank, Fauna Boica, Vol. 2, p. 301 (1802).
151. *C. tomentosus*, Desvignes, Cat. Brit. Ichn. p. 100, ♀ (1856) (Britannia).  
 152. *C. transiens*, Ratzeburg, Ichn. Forstins. Vol. 2, p. 84 (1848) (Germania).  
     *trisculptus*, Holmgren = *foveolatus*, Förster.  
     *tscheki*, Holmgren = *aversus*, Förster.  
     *ulceratus*, Holmgren = *sobolicidus*, Förster.

*unicinctus*, Holmgren = *Holmgrenii*, Dalla Torre.  
*vagulus*, Förster = *circumspectus*, Förster.

153. *C. validicornis*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 75, p. 9 ♀♂ (1854) (Suecia, Germania).  
 154. *C. variipes*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 513 ♂ (1829) (Europa).  
     ?annulator, O. F. Müller, Zool. Dan. Prodr. p. 158 (1776).  
 155. *C. vigilator*, Förster, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien. Vol. 18, p. 855 ♀♂ (1868) (Suecia, Gallia).  
     vindex, Förster = *nitidulator*, Holmgren.  
 156. *C. xenocampus*, Förster, idem, Vol. 18, p. 804 ♀♂ (1868) (Suecia, Germania).  
 157. *C. zonellus*, Förster, ibidem, p. 850 ♀♂ (1868) (Germania, Suecia).  
     curynotus, Holmgren, Bih. Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 1, p. 75 (1872).

## 2. REGION

*cantator*, Degeer, vide Reg. 1.

158. *C. pallidipes*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 162 ♀ (1846) (l'île de France : Mauritius).  
 159. *C. senegalensis*, Blanchard, Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 300 ♀ (1840) (Senegal).

## 3. REGION

160. *C. budha*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 41, p. 26 ♀ (1897) (Missouri).  
 161. *C. cameroni*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 139 (1901) (India).  
     carinifrons, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 43, p. 119 (1899) (non Holmgren).  
 162. *C. cytaeis*, Cameron, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 3, p. 339 (1903) (Himalaya).  
 163. *C. fervidus*, Tosquinet, Mém. Soc. Ent. Belg. Vol. 10, p. 18 (1903) (Java).  
 164. *C. fuscipalpis*, Cameron, ibidem, Vol. 43, p. 115 ♀ (1899) (India).  
 165. *C. himalayensis*, Cameron, ibidem, Vol. 43, p. 117 (1899) (India).  
 166. *C. longipes*, Smith, Scient. Res. 2<sup>d</sup> Yarkand Miss. p. 21 ♀ (1878) (Kashmir).  
 167. *C. prytanes*, Cameron, Zeits. Hym. Dipt. Vol. 3, p. 339 (1903) (Himalaya).  
 168. *C. rufiventris*, Tosquinet, idem, Vol. 10, p. 20 (1903) (Sumatra).  
 169. *C. speciosus*, Cameron, Mem. Manch. Philos. Soc. Vol. 41, p. 27 ♀ (1897) (Ceylon).  
 170. *C. subniger*, Tosquinet, ibidem, Vol. 10, p. 23 (1903) (Sumatra).  
 171. *C. sumptuosus*, Cameron, idem, Vol. 41, p. 28 ♀ (1897) (Ceylon).  
 172. *C. tyrannus*, Cameron, ibidem, Vol. 43, p. 116 ♂ (1899) (India).

## 5. REGION

173. *C. apicalis*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 161 ♀ (1846) (Guyana).  
 174. *C. ater*, Brullé, idem, Vol. 4, p. 162 ♂ (1846) (Chile).  
 175. *C. atriceps*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 42 ♀ (1865) (Cuba).  
 176. *C. aurifer*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 383 ♀♂ (1873) (Mexico).  
 177. *C. bonaërensis*, Schrottky, Ann. Mus. Nat. Buenos-Aires, Vol. 8, p. 92 ♀ (1892) (Argentina).  
 178. *C. brulléi*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 139 ♂ (1901) (Brasilia).  
     xanthostoma, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 158 (1846) (non Gravenhorst).  
 179. *C. calcaratus*, Spinola, in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 522 (1851) (Chile).  
     calcaratus, Cresson = *cressonii*, Dalla Torre.  
 180. *C. cognatus*, Spinola, in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 522, ♀ (1851) (Chile).  
 181. *C. coxalis*, Spinola, idem, Vol. 6, p. 520, ♀ (1851) (Chile).  
 182. *C. cressonii*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 140, ♀♂ (1901) (Mexico).  
     calcaratus, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 384 (1873).  
 183. *C. dimidiatus*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 160, ♀ (1846) (Brasilia).  
 184. *C. divisus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 385, ♂ (1873) (Mexico).  
 185. *C. erythrurus*, Spinola, in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 521, ♀ (1851) (Chile).  
 186. *C. fugitivus*, Haliday, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 17, p. 318, ♀♂ (1836) (Am. mer.).  
 187. *C. guarus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 384, ♂ (1873) (Mexico).  
 188. *C. guatemalensis*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 304 (1886) (Guatemala).

189. *C. inaequalipes*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 386, ♀ (1873) (Mexico).  
 190. *C. insularis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 42, ♀ (1865) (Cuba).  
 191. *C. lacivius*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 383, ♂ (1873) (Mexico).  
 192. *C. lectus*, Cresson, idem, p. 384, ♂ (1873) (Mexico).  
 193. *C. legalis*, Cresson, ibidem, p. 385, ♂ (1873) (Mexico).  
 194. *C. leucoraphis*, Spinola, in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 519, ♀ (1851) (Chile).  
 195. *C. lineola*, Schrottky, An. Mus. Nat. Buenos Aires, Vol. 8, p. 92, ♂ (1902) (Argentina).  
 196. *C. maceratus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 385, ♂ (1873) (Mexico).  
 197. *C. macilentus*, Cresson, idem, p. 384, ♀ (1873) (Mexico).  
 198. *C. marginellus*, Spinola, in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 521, ♀ (1851) (Chile).  
 199. *C. melliventris*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 383, ♀ (1873) (Mexico).  
 200. *C. mexicanus*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 305, t. 10, f. 4, ♀ (1886) (Mexico).  
 201. *C. nefastus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 385, ♂ (1873) (Mexico).  
 202. *C. niger*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 159, ♀ (1846) (Chile).  
 203. *C. opimus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 382, ♀ (1873) (Mexico).  
 204. *C. ? pedalis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 43, ♂ (1865) (Cuba).  
 205. *C. spinolae*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 152, ♀ (1901) (Chile).  
     *unicinctus*, Spinola, in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 520 (1851) (non Gravenhorst, non Holmgren).  
 206. *C. tepanecus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 382, ♀ ♂ (1873) (Mexico).  
 207. *C. tibiator*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 41, ♀ (1865) (Cuba).  
     *unicinctus*, Spinola = *spinolae*, Dalla Torre.  
 208. *C. veraepacis*, Cameron, Biol. Centr. Amer. Hym. Vol. 1, p. 305, t. 13, f. 3 (1886) (Mexico).  
     *xanthostoma*, Brullé = *brulléi*, Dalla Torre.

## 6. REGION

209. *C. alius*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 367, ♀ (1863) (Canada, Massachusetts).  
 210. *C. arcticus*, Curtis, Descr. Ins. Cap. Ross. 2<sup>d</sup> Voy. App. p. 287 (1831) (Am. bor.).  
 211. *C. argenteus*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 365, ♀ (1863) (Canada, New York).  
 212. *C. assitus*, Norton, idem, Vol. 1, p. 367, ♀ (1863) (Connecticut).  
 213. *C. bellulus*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 138, ♂ (1901) (Texas).  
     *bellus*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 172 (1872) (non 1865).  
 214. *C. ? bellus*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 44, ♀ (1865) (Cuba).  
 215. *C. carinatus*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 11, p. 150b, f. 7d, ♀ (1879) (Canada).  
 216. *C. dissitus*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 367, ♀ (1863) (Am. bor.).  
 217. *C. diversus*, Norton, idem, Vol. 1, p. 366, ♀ ♂ (1863) (Am. bor.).  
 218. *C. expertus*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 171, ♂ (1872) (Texas).  
 219. *C. flavipennis*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 383, ♀ (1878) (Mexico).  
     *var. terminalis*, Cresson, idem, p. 383 (1873).  
 220. *C. genuinus*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 367, ♀ ♂ (1863) (Connecticut).  
 221. *C. glaucus*, Norton, idem, Vol. 1, p. 366, ♀ (1863) (Amer. bor.).  
 222. *C. laticinctus*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 283, ♀ (1865) (Canada, Colorado).  
     *nigripes*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 6, p. 145 (1874).  
 223. *C. luctuosus*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 7, p. 145, ♀ (1875) (Canada).  
 224. *C. major*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 369, ♀ (1878) (Ins. Vancouver).  
 225. *C. meridionalis*, Ashmead, Journ. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 25, p. 139, ♀ ♂ (1894) (St. Vincent).  
 226. *C. minor*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 11, p. 150b, ♀ (1879) (Canada).  
     *nigripes*, Provancher = *laticinctus*, Cresson.  
 227. *C. occidentalis*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 361, ♀ ♂ (1897) (Washington).  
 228. *C. relectus*, Davis, idem, Vol. 24, p. 361, ♂ (1897) (New Hampshire).  
 229. *C. semirufus*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 13, p. 364, ♀ ♂ (1882) (Canada).  
 230. *C. texanus*, Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 12, p. 427, ♀ (1890) (Texas).  
 231. *C. vicinus*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 6, p. 145, ♀ (1874) (Canada).  
 232. *C. villosus*, Norton, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 1, p. 365, ♀ ♂ (1863) (Albany).  
 233. *C. vitticollis*, Norton, idem, Vol. 1, p. 365, ♀ (1863) (Canada, Connecticut).  
 234. *C. xanthogaster*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 159, ♀ (1846) (Am. bor.).



## 4. GENUS ZACHRESTA, FÖRSTER

**Zachresta.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 151 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — « Luftlöcher des Metathorax länglich oder stark eiförmig, Flügel mit Areola, das 2. Segment von der Seite nicht stark zusammengedrückt, Schienensporn deutlich kürzer als die Ferse. »

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *Z. insignis*, Woldstedt, Bull. Acad. Sc. St. Pétersb. Vol. 23, p. 436, ♀ (1877) (Rossia).

## 6. REGION

2. *Z. dimidiata*, Ashmead, Insect Life, Vol. 7, p. 243, ♀ (1894) (Missouri).

3. *Z. obesa*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 361, ♀ (1897) (Michigan).

## 5. GENUS ECHTRONOMAS, FÖRSTER

**Echtronomas.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 151 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — « Luftlöcher des Metathorax länglich oder stark eiförmig, Flügel mit Areola, das 2. Segment von der Seite nicht stark zusammengedrückt, Schienensporn sehr lang, kaum kürzer als die Ferse. »

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 1. REGION

Art nicht beschrieben.

## 7. SUBFAM. PRISTOMERINÆ, FÖRSTER

**Pristomerinæ.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 141 u. 149 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Metanotum gefeldert, Luftloch elliptisch (mehr oder weniger) oder spaltförmig. Hinterschenkel vor der Spitze mit einem Zahn und zwischen diesem Zahn und der Spitze fein kerbzähnig; Klauen gekämmt. Randmal kurz und breit, meist keilförmig; die beiden Abschnitte der Radialader bilden einen stumpfen Winkel, Grundader nicht verdickt, Areola fehlt, der rücklaufende Nerv ausserhalb der Cubitalquerader inserirt, Nervus parallelus an oder etwas über die Mitte der Brachialzelle inserirt; Nervulus interstitial, Nervellus meist deutlich gebrochen, Mittelader im Hinterflügel der ganzen Länge nach ausgebildet. Hinterleib comprimirt und gestielt, Luftlöcher des ersten Segmentes zwischen Mitte und Spitze.

## UEBERSICHT DER GATTUNGEN

1. — Die vier Vorderschenkel vor dem Ende am Unterrande mit Kerbzähnen  
 oder gebuchtet . . . . . 1. GENUS PRISTOCELUS, nov. gen.  
 Vorderschenkel ohne Kerbzähne . . . . . 2. GENUS PRISTOMERUS, Curtis.

## I. GENUS PRISTOCELUS, NOV. GEN.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf quer, gerandet, hinter den Augen schmal und schief; Augen gross, vorstehend; Backen kurz; Kiefer mit zwei gleichlangen Zähnen, Clypeus geschieden, zwischen beide eine Art Mundöffnung. Parapsiden ausgebildet. Metanotum ziemlich flach; Centralfeld gestreckt, sechsseitig; Luftloch fast spaltförmig. Schenkel der Vorder- und Mittelbeine an dem Ende unten mit zwei Kerbzähnen (zweimal gebuchtet); Hinterschenkel kräftig. Zweites Segment kürzer als das erste

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 4. REGION

1. *P. atriceps*, nov. sp. (1), ♂ (Nova Guinea).

## 2. GENUS PRISTOMERUS, CURTIS

**Pristomerus.** Curtis, Brit. Ent. Vol. 13, p. 624 (1836).

**Pristomeridia.** Ashmead, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 23, p. 100 (1900).

**Allgemeine Charaktere.** — Scheitel oft schmal, Ocellen oft gehäuft und an den Augen anstossend. Luftloch des Metanotums rundlich-elliptisch, Area centralis sechs- oder auch fünfseitig. Randmal kaum länger als breit; Nervellus oft fast ungebrochen, mit oder ohne Ast. Schenkel der Vorder- und Mittelbeine ohne Kerbzähne, nicht doppelt gebuchtet. Zweites Segment so lang wie das erste. Die übrigen Merkmale wie bei *Pristocelus*, mihi.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *P. gratiosus*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 419, ♀ (1896) (Algiria).
2. *P. orbitalis*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 147, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Hung., Croatia).  
*orbitalis*, A. Costa — *sardous*, Dalla Torre.
3. *P. pallidus*, Thomson, Op. Ent. p. 1456, ♀ (1890) (Dalmatia).
4. *P. sardous*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 37 (1901) (Sardinia).  
*orbitalis*, A. Costa, Atti Accad. Sc. Fis. Napoli (2), Vol. 2, p. 12 (1888) (nec Holmgren).
5. *P. vulnerator*, Panzer, Fauna Ins. Germ. Vol. 6, Fasc. 72, t. 5, ♀ ♂ (1799) (Europa fere tota, Sibiria).

## 2. REGION

6. *P. cunctator*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 422, ♀ (1896) (Senegal, Delagoa Bay).
7. *P. luteolus*, Tosquinet, idem, p. 421, ♂ (1896) (Gambia).

## 5. REGION

8. *P. mexicanus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 388, ♂ (1873) (Mexico).

## 6. REGION

9. *P. agilis*, Cresson (*Pristomeridia*), Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 175, ♀ (1872) (Texas).
10. *P. euryptychiae*, Ashmead, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 23, p. 192 (1896) (Columbia).
11. *P. pacificus*, Cresson, Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 370, ♀ (1878) (California).

(1) *P. atriceps*, nov. sp. — Gesicht breit, punktiert; Nebenaugen nicht gehäuft. Fühler ...? Thorax glatt; Schildchen kissenförmig, an der Basis gerandet; Sternaulis breit und lang; Area petiolaris quer gerieft. Randmal fast doppelt so lang wie breit; Nervellus schwach gebrochen, ohne Ast. Gelbbrot; Kopf, Fühler, Basis der Hinterschenkel, Hintertarsen, Segmente 2 und 3 oben an der Basis schwarz. Fühler hyalin, gegen die Basis zu gelblich, die Spitze bräunlich; Nerven braun, Randmal gelb. — Länge 12 mm. — Simbang (Neu Guinea).

## 8. SUBFAM. CREMASTINÆ, FÖRSTER

**Cremastinæ.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 141 u. 149 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf quer, hinten an der Mitte nicht gerandet; Nebenaugen liegen bei dem ♂ oft hart neben den Augen. Fühler kürzer als der Körper. Parapsiden fehlen meist, Sternaulis ausgebildet, Metanotum gefeldert; Randmal kurz und breit, meist nur so lang wie breit; Radialzelle erreicht nie die Flügelspitze, meist kurz; Areola fehlt meistens, die beiden Abschnitte der Radialader bilden keinen rechten Winkel, Grundader vorn nicht verdickt; Mittelader im Hinterflügel nach der Basis hin nicht ausgebildet, Radialader fehlt meist. Beine ziemlich schlank, Mittelschienen mit zwei Spornen. Hinterschenkel unbewehrt, Klauen selten gekämmt. Hinterleib gestielt und comprimirt, Luftlöcher des ersten Segmentes liegen zwischen Mitte und Spitze (Postpetiolus kürzer als Petiolus).

## UEBERSICHT DER GATTUNGEN

- |   |                                     |
|---|-------------------------------------|
| 1. — Vorderflügel mit Areola . . . . .  | 1. Genus DEMOPHORUS, Thomson.       |
| Flügel ohne Areola . . . . .  | 2.                                  |
| 2. — Zweiter Abschnitt der Radialader knieförmig nach auswärts gebogen, daher die Radialzelle gegen die Spitze zu stark verlängert und verschmälert . . . . . | 2. Genus PSEUDOCREMASTUS, nov. gen. |
| Endabschnitt der Radialader gerade oder nach einwärts zu leicht gebogen . . . . .   | 3.                                  |
| 3. — Backen sehr lang; Gesicht gewölbt, lang, Clypeus nicht geschieden  | 3. Genus PARACREMASTUS, Szépligeti. |
| Backen kurz, Gesicht nicht verlängert, Clypeus meist deutlich geschieden . . . . .  | 4.                                  |
| 4. — Nervus parallelus interstitial. . . . .  | 4. Genus EUCREMASTUS, nov. gen.     |
| Nervus parallelus nicht interstitial . . . . .  | 5.                                  |
| 5. — Metanotum nicht gefeldert, Stirn gehöhlt, Klauen gekämmt. . . . .  | 5. Genus EPICREMASTUS, nov. gen.    |
| Metanotum gefeldert, Stirn nicht grubenförmig vertieft . . . . .  | 6.                                  |
| 6. — Metanotum kurz und stark schräg, Area centralis nahe quadratisch; Klauen gekämmt . . . . .   | 6. Genus CELOR, A. Semenov.         |
| Metanotum von der Basis an leicht gewölbt, Area centralis länger als breit; Klauen nicht gekämmt . . . . .  | 7. Genus CREMASTUS, Gravenhorst.    |

## I. GENUS DEMOPHORUS, THOMSON

**Demophorus.** Thomson, Op. Ent. p. 1457 (1890).

**Allgemeine Charaktere.** — « Caput thoracis latitudine, vertice haud lato, clypeo sat discreto, apice rotundato, mandibulis apicalibus longitudine æqualibus, oculis maris supra haud convergentibus; antennis flagello minus tenui. Thorax sat robustus, metathoracis costula et costella distinctis, areola minus longa sed costulam ante medium excipiente, apice haud caudato producto. Alæ superiores stigmatate lato, radium pone medium emittente, cellula discoidali angulo infero fere obtuso, areola fere rhombea; inferiores nervo cubitali basin versus haud deleta. Abdomen petiola sat lato, segmento 2:0 epipleuris inflexis. Pedes haud graciles, calcaribus sat longis; femoribus muticis. »

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## I. REGION

1. *D. annellatus*, Thomson, Op. Ent. p. 1458, ♀ ♂ (1890) (Suecia).
2. *D. arenicola*, Thomson, idem, p. 1457, ♀ ♂ (1890) (Suecia).

**2. GENUS PSEUDOCREMASTUS, NOV. GEN.**

**Allgemeine Charaktere.** — Gesicht breit, nicht verlängert; Backen unter den Augen kurz; Clypeus geschieden, gerandet. Metanotum gewölbt, gerundet; Area centralis 5-seitig, länger als breit; Luftloch klein. Randmal länger als breit, Radialader hinter die Mitte des Randmals inserirt; Endabschnitt der Radialader knieförmig nach auswärts zu gebogen, daher die Radialzelle gegen dem Ende zu stark verschmälert und verlängert; Areola fehlt; Nervus parallelus an der Mitte inserirt. In dem Hinterflügel fehlt die Radialader und die Mittelader ist gegen die Basis zu undeutlich ausgebildet.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## I. REGION

1. *P. radialis*, (1) nov. sp., ♂ (Hungaria).

**3. GENUS PARACREMASTUS, SZÉPLIGETI**

**Paracremastus.** Szépligeti, Term. Fü. Vol. 23, p. 9 u. 28 (1900).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf quer, hinter den Augen verschmälert, von vorne gesehen stark verlängert; Backen so lang wie der Durchmesser des Gesichtes; Clypeus nicht geschieden; Augen vorstehend, Nebenaugen nicht gehäuft. Parapsiden fehlen, Schildchen gerandet, Metanotum gefeldert, Luftloch rundlich. Randmal breit, Radialzelle kurz, zweiter Radialabschnitt gerade, Areola fehlt, Discoidalzelle etwas länger als die Brachialzelle, Nervus recurrens fast interstitial, Nervulus interstitial, Parallelader etwas über die Mitte inserirt. Mittelader im Hinterflügel gegen die Basis zu erloschen, Radialader fehlt, Nervellus gerade. Hinterschenkel kurz und ziemlich kräftig, Klauen einfach. Hinterleib comprimirt und gestielt, erstes Segment an der Seite mit Furche.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## I. REGION

1. *P. genalis*, Szépligeti, Term. Fü. Vol. 23, p. 10 u. 28, ♀ ♂ (1900) (Hungaria, As. min.).

**4. GENUS EUCREMASTUS, NOV. GEN.**

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf quer, hinter den Augen gerundet und gerandet; Backen kurz, Clypeus geschieden. Fühler kaum länger als Kopf und Thorax. Parapsiden fehlen, Schildchen gerandet, Metanotum gefeldert, Luftloch rundlich. Flügel ziemlich kurz; Randmal lanzettlich, Radialzelle ziemlich lang, Endabschnitt der Radialader gerade, am Ende leicht gebogen, Areola fehlt, Nervus

(1) *P. radialis*, nov. sp., ♂. — Gesicht zerstreut und fein punktiert, glänzend; Augen und Nebenaugen berühren sich nicht. Thorax länger als hoch; Mesonotum punktiert, glänzend; Parapsiden fehlen; Schildchen an der Basis gerandet; Mesopleuren punktiert; Metanotum gewölbt, nicht verlängert, punktiert; Area centralis 5-seitig, glatt; Area petiolaris runzlig. Nervus recurrens und Nervulus interstitial, Discoidal- und Brachialzellen gleichlang. Beine nicht schlank, Sporn der Hinterschienen nicht länger als der Durchmesser des Schienenendes, Tarsen schlank, Klauen einfach. Petiolus glatt, die Furche an der Seite ausgebildet, Postpetiolus flach, matt; zweites Segment matt, mit einzelnen Punkten.

Schwarz; Kiefer, Taster, Augenrand, je ein V-förmiger Fleck am Mesonotum, Schildchen, beiderseits je ein Fleck oberhalb der Mittelhüften, Hinterrand der Segmente und Beine gelbrot; Hüften und Trochanteren (die 4 Vorderen nur hinten) schwarz; Hinterschenkel oben und die Hinterschienen am Ende geschwärzt. Flügel fast rein, Nerven und Randmal braun. Länge 10 mm. — Budapest (Ungarn).

parallelus interstitial; Mittelader der Hinterflügel an der Basis nicht ausgebildet, Nervellus leicht gebrochen, Radialader ziemlich deutlich. Klauen einfach. Hinterleib comprimirt, der Stiel an der Seite ohne Furche.

**Geographische Verbreitung der Art :**

1. *E. brevicornis* (1), nov. sp., ♀ (Hispania).

**5. GENUS EPICREMATUS, NOV. GEN.**

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf quer, hinter den Augen schmal und gerundet, Gesicht breit und flach, Clypeus geschieden, Backen unter den Augen kurz, Stirn mit mondformiger Grube. Fühler fadenförmig, fast so lang wie der Körper. Thorax länger als hoch, Notaulen lang, Schildchen nicht gerandet, Sternaulis lang; Metanotum gestreckt, flach gewölbt, nicht gefeldert, einzelne Felder nur angedeutet. Randmal schmal, rücklaufender Nerv fast interstitial, Nervulus interstitial, Parallelader an der Mitte der Brachialzelle inserirt, diese kürzer als die Discoidalzelle; Nervellus unten gebrochen. Beine schlank, Klauen gekämmt. Hinterleib gestielt und comprimirt, Petiolus etwas länger als Postpetiolus.

**Geographische Verbreitung der Art :**

2. REGION

1. *E. concolor* (1), nov. sp., ♀ (Afr. or.).

**6. GENUS CELOR, SEMENOW**

*Celor*. Semenow, Kokujew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 35, p. 210 (1901).

**Allgemeine Charaktere.** — « Caput latum, transversum, vertice brevi, postice, medio excepto, marginato, fronte impressâ, genis sat longis; clypeus distincto discreto, apice rotundato. Labrum bene distinctum, triangulare. Mandibulae longe. dentibus apicalibus subaequalibus. Palpi maxillares 5 articulati. Antennae breves. Thorax epomiis parum distinctis; mesonota sat convexo; notaulis vadosis sed distinctis; scutello convexo, utrinque marginato et abrupte declivi; metanoto brevi, areolato: areâ basali sat longâ, triangulâri, area sepero-media (*areola*, Thomson) fere quadrata et costas, area supero-externans partientes, in angulos anteriores excipiens; area postero media valde declivi; spiraculis parvis, ovalibus, costas laterales (*costellas*, Thomson) contingentibus. Alae anticæ nervo basali costam versus haud incrassato, radio cum stigmatate lato lineam fere rectam formante, n. recurrente interstitiali, areola nulla, cellula radiali brevi. Alae posticæ ut in gen. *Cremasto nervatae*, nempe nervo medio (*cubito*, Thomson) basin versus deleta, n. transverso-ordinario quam abscissa n. medii 2<sup>a</sup> multo brevior nec fracta. Abdomen elongatum, thorace multo angustius, usque ad segmentum 3<sup>um</sup> parum sensimque dilatatum,

(1) *E. brevicornis*, nov. sp., ♀. — Gesicht dicht, Clypeus zerstreut punktirt; Augen mittelgross, Nebenaugen nicht gehäuft. Thorax nur wenig länger als hoch, punktirt; Metanotum ziemlich kurz, gerundet, dicht punktirt, an der Mitte runzlig; Area centralis fast so breit wie lang und von Area petiolaris undeutlich getrennt. Innere Seite des Randmals kürzer als die äussere, Nervus recurrens postfurkal, Nervulus interstitial. Beine ziemlich schlank. Erstes Hinterleibssegment glatt, der Stiel cylindrisch, Hinterstiel ziemlich flach; zweites Segment nadelrissig-gerieft.

Kopf, Fühler und Thorax schwarz; Augenrand, Mesonotum an der Seite, Squamula und Schildchen gelbrot; Beine und Hinterleib gelbrot; erstes Segment oben und zweites Segment (das Ende ausgenommen) oben schwarz, die folgenden Segmente an der Basis schwarz gefleckt. Ende der Hinterschienen und die Hintertarsen gebräunt. Flügel lichtbraun, Nerven und Randmal schwarz. Länge 13 mm., Bohrer etwas kürzer als der halbe Hinterleib. Murcia.

(2) *E. concolor*, nov. sp., ♀. — Kopf und Thorax punktirt, Metanotum am Rücken quergestreift; zweites Hinterleibssegment ganz und das erste an der Mitte längsrunzlig. Augen gewöhnlich, Schatt kurz und oval, Basalglieder der Geissel lang. Luftloch des Metanotums klein. Endabschnitt der Radialader gerade, endet weit vor der Flügelspitze; erster Radialabschnitt im Hinterflügel halb so lang wie die Cubitalquerader, Radialzelle undeutlich begrenzt. Hüften eiförmig, Metatarsus so lang wie die folgenden Glieder zusammen. Petiolus gerundet, die Furche an der Seite tief und gerade.

Gelbrot; Ocellen schwarz; Flügel braunlich, Nerven und Randmal schwarz. letzteres mit gelbem Streif. Länge 13 mm.; Bohrer so lang wie der Hinterleib.

Moschi am Fusse des Kilimandjaros.

deinde compressum; spiraculis segmenti 1<sup>i</sup> longe pone medium sitis, segmento 2<sup>o</sup> longo, lateribus depressis et acutis, segmento 6<sup>o</sup> dorsali profunde exciso; terebra subrectâ, abdomini fere æquilongâ. Pedes graciles, 4 antici tenuiores et breviores; calcaribus posticis inæqualibus; tarsorum posteriorum articulo ultimo penultimo multo longiore 3<sup>o</sup> fere æquilongo; unguibus tenuibus, longis, pectinatis; pulvillo distincto. »

**Geographische Verbreitung der Art :**

1. REGION

1. *C. semenowi*, Kokujew, Hor. Soc. Ent. Ross. Vol. 35, p. 213, ♀ (1901) (Transcaspia).

**7. GENUS CREMASTUS, GRAVENHORST**

**Cremaustus.** Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 730 (1829).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf quer, hinten an der Seite gerandet; Backen kurz, Clypeus oft kurz und dann ist die Lippe sichtbar; Augen und Nebenaugen bei einigen ♂♂ sich berührend. Fühler kürzer als der Körper. Thorax meist cylindrisch, Parapsiden selten ausgebildet, Schildchen oft gerandet; Metanotum gefeldert, mehr oder weniger verlängert und sanft gewölbt-gerundet. Randmal meist kurz und breit. Endabschnitt der Radialader gerade, höchstens das Ende leicht gebogen, Areola fehlt, N. parallelus nicht interstitial; Mittelader im Hinterflügel gegen die Basis zu erloschen, Nervellus meist gebrochen. Hinterleib gestielt und comprimirt, der Stiel an der Seite oft mit Furche. Klauen nicht gekämmt. Bohrer deutlich.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. *C. albipennis*, Zetterstedt, 1838, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 109, ♀ ♂ (1858) (Suecia).
2. *C. annulatus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 6 u. 25, ♀ (1900) (Hungaria).
3. *C. arenosus*, Szépligeti, idem, Vol. 23, p. 1 u. 21, ♀ ♂ (1900) (Hungaria).
4. *C. balteatus*, Vollenhoven, Tijdschr. v. Ent. Vol. 21, p. 169, t. 10, f. 6, ♂ (1878) (Hollandia).
5. *C. bellicosus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 741, ♀ ♂ (1829) (Britannia, Germania, Hungaria).
6. *C. binotatus*, Gravenhorst, idem, Vol. 3, p. 740, ♂ (1829) (Germania).
7. *C. buolianus*, Curtis, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 3, p. 60, ♀ ♂ (1854) (Britannia).
8. *C. caudatus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 3 u. 22, ♀ ♂ (1900) (Hungaria).  
*oculatus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 1 u. 21 (1900).
9. *C. confluens*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 735, ♀ (1829) (Germania).
10. *C. crassicornis*, Thomson, Op. Ent. p. 1454, ♂ (1890) (Suecia).
11. *C. decoratus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 734, ♀ ♂ (1829) (Germania).
12. *C. discoidalis*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 6 u. 25, ♀ (1900) (Hungaria).
13. *C. geminus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 744, ♀ ♂ (1829) (Germania, Rossia).
14. *C. guttif. r.*, Thomson, Op. Ent. p. 1449, ♀ ♂ (1890) (Suecia, Sibiria).
15. *C. hungaricus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 8 u. 27, ♀ ♂ (1900) (Hungaria).
16. *C. infirmus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 746, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania).
17. *C. interruptor*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 736, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania).
18. *C. leviusculus*, Thomson, Op. Ent. p. 1454, ♀ ♂ (1890) (Suecia).
19. *C. lineatus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 739, ♂ (1829) (Eur.).
20. *C. lucidus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 4 u. 23, ♀ (1900) (Hungaria).
21. *C. macrostigma*, Thomson, Op. Ent. p. 1448, ♀ (1890) (Gallia).
22. *C. melanarius*, Szépligeti, in Horváth, Dritte Asiat. Forschungsreise, Vol. 2, p. 137 (1901) (Sibiria).  
*oculatus*, Szépligeti = *caudatus*, Szépligeti.
23. *C. ophthalmicus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Vol. 2, p. 108, ♂ (1858) (Suecia).
24. *C. ornatus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 3 u. 32, ♀ ♂ (1900) (Hungaria, Serbia, Croatia, Aegyptus).

25. *C. partitus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 2 & 22, ♂ (1900) (Hungaria).  
*pictus*, Szépligeti = *Szépligetii*, Dalla Torre.
26. *C. pleurovittatus*, A. Costa, Atti Accad. Sc. Fis. Nat. Napoli (2), Vol. 1, p. 100, ♀ (1883) (Sardinia).
27. *C. puberulus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 4 & 24, ♀ (1900) (Hungaria).
28. *C. punctulatus*, Ratzeburg, Ichn. d. Forst. Vol. 2, p. 85, ♀ ♂ (1848) (Germania).
29. *C. pungens*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 745, ♀ ♂ (1829) (Lapponia, Suecia, Germania, Sibiria).
30. *C. radialis*, Thomson, Op. Ent. p. 1453, ♀ (1890) (Suecia).
31. *C. sabulosus*, Vollenhoven, Tijdschr. v. Ent. Vol. 21, p. 170; t. 10, fig. 7 & 7a, ♂ (1878) (Hollandia).
32. *C. shoenobius*, Thomson, Op. Ent. p. 1446, ♀ ♂ (1890) (Suecia).  
*decoratus*, Holmgren (1854), Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 107 (1858).
33. *C. signatus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 108, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germania).
34. *C. spectator*, Gravenhorst, Ichn. Europ. Vol. 3, p. 740, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania).
35. *C. subnasutus*, Thomson, Op. Ent. p. 1450, ♀ (1890) (Bavaria).
36. *C. szépligetii*, Dalla Torre, Cat. Hym. Vol. 3, p. 36, ♀ ♂ (1901) (Hungaria).  
*pictus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 5 et 24 (1900) (nec Holmgr.).
37. *C. variegatus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 23, p. 5 & 24, ♀ (1900) (Hungaria).
38. *C. varipes*, Szépligeti, idem. p. 7 & 29, ♀ (1900) (Hungaria).
39. *C. venustulus*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 417, ♀ (1896) (Aegyptus).

## 2. REGION

40. *C. annulicornis*, Tosquinet, Ichn. Afr. p. 416, ♀ (1896) (Delagoa Bay).
41. *C. flavipes*, Brullé, Hist. Nat. Ins. Hym. Vol. 4, p. 181, ♂ (1846) (Senegal).
42. *C. pallidus*, Kriechbaumer, Magretti, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 21, p. 243 & 530, ♀ (1884) (Afr. or.).
43. *C. pictus*, Holmgren, Eug. Res. Ins. p. 419, ♀ (1868) (Cap).

## 5. REGION

44. *C. albifrons*, Spinola, in Gay, Hist. Fis. Chile, Zool. Vol. 6, p. 517, ♀ (1851) (Chile).
45. *C. luctuosus*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 51, ♂ (1865) (Cuba).

## 6. REGION

46. *C. aciculatus*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 394, ♂ (1897) (Michigan).
47. *C. audax*, Cresson (*Porizon*), Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 174, ♂ (1872) (Texas).
48. *C. cookii*, Weed, Ent. Amer. Vol. 4, p. 150, ♀ ♂ (1888) (Amer.).
49. *C. ferrugineus*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 364, ♀ ♂ (1897) (Illinois).
50. *C. forbesi*, Weed, Bull. Illinois Labor, Nat. Hist. Vol. 3, p. 42 (1890) (Illinois).
51. *C. fusiformis*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 7, p. 270, ♀ (1875) (Canada).
52. *C. granulatus*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 365, ♀ ♂ (1897) (Michigan).
53. *C. hartii*, Ashmead, Illinois, Labor. Vol. 4, p. 277, fig. 13 (1845) (Illinois).
54. *C. nemoralis*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 364, ♀ ♂ (1897) (Michigan).
55. *C. piceus*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 176, ♀ (1872) (Texas).
56. *C. rectus*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 6, p. 175, ♀ (1874) (Canada).
57. *C. retimiae*, Cresson, Comstock, Rep. Ent. U. St. p. 238, ♂ (1879-1880) (New York).

## 9. SUBFAM. PORIZONTINÆ, FÖRSTER

**Porizontinæ.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 141 u. 147 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Randmal im Vorderflügel kurz und breit (selten schmal: *Astrenis*, Förster); Radialzelle kurz, die beiden Abschnitte der Radialader bilden einen rechten Winkel, Grundader an der Basis verdickt, Areola fehlt, Parallelader meist unten inserirt; Mittelader im Hinterflügel

nach der Basis hin erloschen, Schenkel der Hinterbeine ohne Zahn, Schienen der Mittelbeine mit zwei Spornen, Tarsen nie verdickt. Luftloch des Metanotums klein; Area centralis fehlt immer. Hinterleib oft schon von dem zweiten Segment an zusammengedrückt; erstes Segment stiel förmig und gebogen, die Luftlöcher zwischen Mitte und Spitze.

**Anmerkung.** — *Epistathmus*, Förster, und *Cyrtophion*, Thomson, in dem Anhang, p. 62.

#### UEBERSICHT DER GATTUNGEN

- |  |  |
|--|--|
| 1. — Luftlöcher des ersten Segmentes liegen vor der Mitte, das Segment ist gleichbreit und gerade . . . . .  | Genus PROEDRUS, Förster.<br>(ORTHOPELMA, Taschenberg.) |
| Luftlöcher des ersten Hinterleibssegmentes liegen hinter der Mitte . . . . .   | 2.   |
| 2. — Thorax kurz, Area petiolaris (postica oder inferomedial) höher als die Hälfte des Metanotums . . . . .  | 3.   |
| Thorax gestreckt, Area petiolaris nur so hoch wie die Hälfte des Metanotums oder kürzer . . . . .  | 13. Genus PORIZON, Gravenhorst.                        |
| 3. — Brachialzelle (hintere-mittlere Schulterzelle) offen . . . . .  | 4.   |
| Brachialzelle geschlossen . . . . .  | 5.   |
| 4. — Rücklaufender Nerv (Discoidalquerader) fehlt . . . . .  | 1. Genus SATHROPTERUS, Förster.                        |
| Rücklaufender Nerv ausgebildet; Metanotum an der Basis mit Leisten . . . . .   | 2. Genus ANEUCCLIS, Förster.                           |
| 5. — Maxillartaster stark verlängert, fast bis zu den Mittelhüften reichend . . . . .  | 3. Genus HETEROCOLA, Förster.                          |
| Taster gewöhnlich . . . . .  | 6.   |
| 6. — Augen sehr gross, Stirn verengt; Gesicht nach unten zu stark divergirend, Luftlöcher des Metanotums von der Hinterbrustleiste entfernt liegend . . . . .                                    | 4. Genus ALLOPHRYS, Förster.                           |
| Augen gewöhnlich, Stirn nicht verengt, Gesicht nach unten zu nicht auffallend erweitert . . . . .  | 7.   |
| 7. — Die 5 ersten Glieder der Geissel verlängert, das erste oft doppelt so lang wie das zweite, die folgenden allmählig kürzer, Fühler 12- bis 14-gliedrig; Area basalis quadratisch . . . . .   | 5. Genus PHRADIS, Förster.                             |
| Die Geisselglieder nicht stark verlängert, auch nicht graduell kürzer . . . . .  | 8.   |
| 8. — Area supero-laterales glatt und glänzend, Area petiolaris oft nur so hoch wie die Hälfte des Metanotums . . . . .   | 6. Genus ISCHNOBATIS, Förster.                         |
| Area supero-laterales runzlig oder punktiert, meist matt . . . . .   | 9.   |
| 9. — Fühler kurz, 20- oder weniger als 20-gliedrig; rücklaufender Nerv interstitial oder antefurkal . . . . .  | 10.  |
| Fühler länger und mehr als 20-gliedrig; rücklaufender Nerv postfurkal . . . . .  | 11.  |
| 10. — Randmal schmal, Parallelader an oder über die Mitte der Brachialzelle inseriert; im Hinterflügel ist der erste Radialabschnitt so lang oder etwas länger als die Cubitalquerader . . . . . | 7. Genus ASTRENIS, Förster.                            |
| Randmal breit, Parallelader unter die Mitte der Brachialzelle inseriert; im Hinterflügel ist der erste Radialabschnitt kürzer als die Cubitalquerader . . . . .                                  | 8. Genus ISURGUS, Förster.                             |



11. — *Metanotum nicht gefeldert (oder sehr undeutlich), runzlig* . . . 9. Genus GONOLOCHUS, Förster.  
*Metanotum gefeldert oder punktiert* . . . . . 12.
12. — *Metanotum an der Basis mit einem Kiel, folglich fehlt die Area basalis; Luftloch des Metanotums von der Brustleiste meist ziemlich weit liegend* . . . . . 10. Genus TEMELUCHA, Förster.  
*Metanotum an der Basis mit zwei Kielen, folglich ist die Area basalis ausgebildet, jedoch oft unvollkommen* . . . . . 13.
13. — *Thyridien des zweiten Hinterleibssegmentes lang, länger als an der Basis breit; Notaulen vorne meist deutlich* . . . . . 11. Genus DIAPARSIS, Förster.  
*Thyridien quer oder punktförmig, selten kurz und dreiseitig; Notaulen fehlen (ausgenommen Th. truncorum, Holmgren)* 12 Genus THERSILOCHUS, Holmgren.

## I. GENUS SATHROPTERUS, FÖRSTER

**Sathropterus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 147 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Metathorax kurz, höher als lang; Area petiolaris (infero media s. postica) fast bis zur Basis des Metanotums hinaufreichend und oben spitz; Metanotum an der Basalmittte mit Kiel. Brachialzelle (hintere mittlere Schulterzelle) offen, rückläufiger Nerv fehlt. Fühler mit wenig Gliedern. Schläfen und Mesonotum glatt, Parapsiden (*Notaulen*) fehlen, Mesopleuren ohne Furche (*Sternaulis*). Schienen der Hinterbeine kürzer als die Tarsen, Sporn gerade und kurz. Zweites Hinterleibssegment comprimirt, Thyridien gestreckt.

### Geographische Verbreitung der Art :

#### 1. REGION

1. *S. pumilus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 140, ♀ (1858) (Suecia, Hungaria).

## 2. GENUS ANEUCLIS, FÖRSTER

**Aneuclis.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 147 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Metathorax kurz, an der Basis mit Kiel; Area petiolaris höher als die Hälfte des Metanotums. Brachialzelle offen, rückläufiger Nerv ausgebildet. Kopf nicht glatt, Fühler kurz, Notaulen und *Sternaulis* fehlen.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### 1. REGION

1. *A. apertus*, Thomson, Op. Ent. p. 1382, ♀ (1898) (Suecia, ? Sibiria).  
 2. *A. brevicaudis*, Thomson, idem, p. 1382, ♀ (1889) (Suecia).  
*diversus* Szépligetü = *melanarius*, Holmgren.  
 3. *A. incidens*, Thomson, Op. Ent. p. 1382, ♀ (1889) (Suecia, Hungaria).  
 4. *A. maritimus*, Thomson, idem, p. 1381, ♀ (1889) (Suecia, Hungaria).  
*rufipes*, Szépligetü, Term. Füz. Vol. 22, p. 225 u. 241 (1899).  
 5. *A. melanarius*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 139, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Hungaria).  
*diversus*, Szépligetü, Term. Füz. Vol. 22, p. 225 u. 241 (1899).  
*rufipes*, Szépligetü (Isurgus) = *maritimus*, Thomson.

### 3. GENUS HETEROCOLA, FÖRSTER

**Heterocola.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 148 (1868).

**Dolichopselephus.** Ashmead, Bull. Colorado Biol. Assoc. Vol. 1, p. 23 (1890).

**Allgemeine Charaktere.** — Kiefertaster sehr lang, bis zur Mittelhälfte reichend. Fühler kurz, bis 20-gliedrig. Notaulen und Sternaulis undeutlich; Metathorax kurz, Area petiolaris hoch hinaufreichend, Area basalis quadratisch, Luftlöcher liegen entfernt von dem Pleuralkiel. Nervus recurrens ausgebildet, Brachialzelle geschlossen, Randmal breit. Hinterleib vom zweiten Segment an comprimirt, die Furche an der Seite des ersten Segmentes nicht ausgebildet, Thyridien klein.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. *H. interstitialis*, Thomson, Op. Ent. p. 1389, ♀ ♂ (1889) (Suecia).
2. *H. proboscidalis*, Thomson, idem, p. 1388, ♀ ♂ (1889) (Suecia, Bavaria, Hungaria).
3. *H. punctulatas*, Szépligeti (*Ischnobatis*), Term. Füz. Vol. 22, p. 221 u. 238 (1899).

6. REGION

4. *H. cockerellii*, Ashmead, Bull. Colorado Biol. Assoc. Vol. 1, p. 23, ♀ (1890) (Colorado.).

### 4. GENUS ALLOPHRYS, FÖRSTER

**Allophrys.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 147 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Gesicht nach unten zu stark erweitert, Augen bei dem ♂ sehr gross. Fühler 15—16- oder 20—24-gliedrig. Notaulen und Sternaulis deutlich oder undeutlich; Metathorax kurz, Area petiolaris höher als die Hälfte des Metanotums, Area basalis fast quadratisch oder schmal, Spirakel entfernt liegend. Brachialzelle geschlossen, Nervus recurrens ausgebildet. Hinterleib schwach comprimirt; Thyridien gross oder klein.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. *A. boops*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 776, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Britannia, Germania).
2. *A. gilvipes*, Gravenhorst, idem, Vol. 3, p. 767, ♀ ♂ (1829) (Britannia, Dania, Germania).

6. REGION

3. *A. oculatus*, Ashmead, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 779, ♂ (1895) (Grenada).

### 5. GENUS PHRADIS, FÖRSTER

**Phradis.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 148 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler 12- bis 14-gliedrig, die fünf ersten Glieder der Geissel verlängert, das erste Glied ist das längste, die folgenden allmählig kürzer. Notaulen und Sternaulis fehlen; Metathorax kurz, Area basalis quadratisch, Area petiolaris hoch, Area supero-laterales runzlig. Rücklaufender Nerv antefurkal oder interstitial, Brachialzelle geschlossen. Beine schlank. Hinterleib comprimirt.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. *P. brevis*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig. N. F. Vol. 4, p. 195, ♀ ♂ (1880) (Suecia, Germania).
- decrescens*, Thomson, Op. Ent. p. 1386 (1889).

2. *P. minutus*, Bridgman, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 431, ♀ ♂ (1889) (Suecia, Britannia, Germania, Hungaria).
3. *P. monticola*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 223 u. 240, ♀ ♂ (1899) (Hungaria).

## 6. GENUS ISCHNOBATIS, FÖRSTER

**Ischnobatis.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 148 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler kurz, meist mehr als 20-gliedrig; Basalglieder der Geißel nicht verlängert. Taster kurz. Notaulen fehlen, Sternaulis meist unvollkommen. Area petiolaris meist höher als die Hälfte des Metanotums, Area supero-laterales glatt und glänzend, Area basalis fehlt oder quadratisch, oder auch ziegelförmig. Rücklaufender Nerv ausgebildet, Brachialzelle geschlossen. Schenkel und Schienen der Hinterbeine nicht verdickt. Hinterleib oft comprimirt; Thyridien klein.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### 1. REGION

1. *I. albipennis*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 221 u. 238, ♂ (1899) (Hungaria).
2. *I. filicornis*, Thomson, Op. Ent. p. 1393, ♀ ♂ (1889) (Suecia).
3. *I. flavigastra*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 222 u. 239, ♀ (1899) (Hungaria).
4. *I. flavipes*, Szépligeti, idem, Vol. 22, p. 223 u. 239, ♀ (1899) (Hungaria)
5. *I. lucida*, Szépligeti, ibidem, Vol. 22, p. 222 u. 238, ♂ (1899) (Hungaria).
6. *I. nigritula*, Brischke (? Gravenhorst), Schrift. Naturf. Ges. Danzig, N. F. Vol. 4, p. 194, ♀ (1880) (Germania).
7. *I. stramincipes*, Brischke, idem, Vol. 4, p. 194, ♀ ♂ (1880) (Germania).

## 7. GENUS ASTRENIS, FÖRSTER

**Astrenis.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 148 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — « Fühler kurz, 20- oder weniger als 20-gliedrig, die Basalglieder der Geißel nicht verlängert. Taster kurz. Area petiolaris höher als die Hälfte des Metanotums. Randmal schmal, die Basis der Discoidalzelle nicht oder kaum länger als die Spitze der hinteren-mittleren Schulterzelle, Brachialzelle geschlossen, rücklaufender Nerv vorhanden; im Hinterflügel ist der erste Abschnitt des Radius so lang oder etwas länger als die Cubitalquerader. Schenkel und Schienen der Hinterbeine nicht verdickt. »

### Geographische Verbreitung der Art :

#### 1. REGION

Art nicht beschrieben.

## 8. GENUS ISURGUS, FÖRSTER

**Isurgus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 148 (1868).

**Eutomus.** Förster, idem, Vol. 25, p. 148 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler kurz und dick, gegen das Ende zu etwas verdickt (*Eutomus*, Förster), mit weniger als 20 Gliedern; Basalglieder der Geißel nicht verlängert. Taster normal. Parapsiden und Sternaulis fehlen oder höchst undeutlich. Metathorax kurz, Area petiolaris höher als die Hälfte des Metanotums, Area basalis quadratisch, Area supero-laterales runzlig und matt. Randmal kurz und breit, rücklaufende Ader antefurkal oder interstitial (wenn etwas postfurkal dann ist die Zahl der Fühlerglieder weniger als 20), Parallelader unten inserirt, Brachialzelle geschlossen; im Hinterflügel ist der erste Abschnitt der Radialader kürzer als die Cubitalquerader. Beine schlank. Zweites Hinterleibssegment oft zusammengedrückt, Thyridien klein. Kleine Arten.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *I. brachygaster*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 224 u. 240, ♀ (1899) (Hungaria).
2. *I. heterocerus*, Thomson, Op. Ent. p. 1383, ♀ ♂ (1889) (Suecia, Germania, Gallia).
3. *I. lanceolatus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 224 u. 241, ♀ ♂ (1899) (Hungaria).
4. *I. microgaster*, Szépligeti, idem, p. 225 u. 241, ♀ (1899) (Hungaria).
5. *I. minutus*, Szépligeti, ibidem, p. 226 u. 242, ♀ (1899) (Hungaria).
6. *I. monticola*, Thomson, Op. Ent. p. 1388, ♀ ♂ (1889) (Gallia).
7. *I. morionellus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 139, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germania).
8. *I. pallidicarpus*, Thomson, Op. Ent. p. 1387, ♀ ♂ (1889) (Gallia).
9. *I. petiolaris*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 224 u. 243, ♀ (1899) (Hungaria).
10. *I. similis*, Szépligeti, idem, p. 225 u. 242, ♀ (1899) (Hungaria).
11. *I. temporalis*, Thomson, Op. Ent. p. 1387, ♀ (1889) (Germania).

## 6. REGION

12. *I. alaskensis*, Ashmead, Proc. Wash. Acad. Sc. Vol. 4, p. 239 (1902) (Alaska).
13. *I. nigriceps*, Ashmead, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 273. ♀ (1900) (St. Vincent).

**9. GENUS GONOLOCHUS, FÖRSTER**

**Gonolochus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 148 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler lang, mehr als 20-gliedrig, die Glieder kurz. Taster normal. Parapsiden fehlen, Sternaulis nicht ausgebildet. Metathorax kurz, runzlig, sehr unvollkommen gefeldert; Area petiolaris höher als die Hälfte des Metanotums. Randmal kurz und breit, Nervus recurrens postfurkal und fast der ganzen Länge nach durchscheinend, Parallelader ganz unten inseriert, Brachialzelle geschlossen; im Hinterflügel ist die Cubitalquerader so lang wie der mittlere Abschnitt der Mittelader. Schenkel der Hinterbeine ziemlich kräftig, Schienen etwas kürzer als die Tarsen, Sporn schwach gebogen. Zweites Segment comprimirt, Thyridien so lang wie an der Basis breit.

**Geographische Verbreitung der Art :**

## 1. REGION

1. *G. fenestratus*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 227 u. 243, ♂ (1899) (Hungaria).

**10. GENUS TEMELUCHA, FÖRSTER**

**Temelucha.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 148 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler lang, mehr als 20-gliedrig, die Glieder kurz. Taster normal. Parapsiden und Sternaulis oft ausgebildet. Metathorax kurz, punktirt oder runzlig, an der Basis mit einem Kiel; Area petiolaris höher als die Hälfte des Metanotums; Luftloch von der Leiste der Brustseite meist entfernt liegend. Randmal breit, der rücklaufende Nerv postfurkal, Brachialzelle geschlossen. Beine schlank, zweites Segment oft comprimirt, Thyridien oft lang.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

## 1. REGION

1. *T. carinifer*, Thomson, Op. Ent. p. 1392, ♀ (1889) (Suecia).
2. *T. gemina*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 137, ♀ ♂ (1858) (Suecia).
3. *T. jucunda*, Holmgren, idem, p. 135, ♀ (Suecia, Germania).
4. *T. major*, Szépligeti (*Isurgus*), Term. Füz. Vol. 22, p. 226 u. 242, ♀ (1899) (Hungaria).

5. *T. petiolata*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 229 u. 245, ♂ (1899) (Hungaria).  
 6. *T. vernalis*, Szépligeti, idem, p. 228 u. 244, ♀ (1899) (Hungaria).

## II. GENUS DIAPARSIS, FÖRSTER

**Diaparsis.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 149 (1868).

Subgen. **Cratophion.** Thomson, Op. Ent. p. 1363 (1889).

**Allgemeine Charaktere.** — Thyridien des zweiten Hinterleibssegmentes lang-dreieitig; Notaulen kurz und deutlich, selten fehlend; Mesosternum länger als breit (*Cratophion*) oder quer; sonst wie *Thesilochnus*, Holmgren.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### I. REGION

1. *D. angustipennis*, Holmgren (*Cratophion*), Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 133, ♀ ♂ (1858) (Suecia).
2. *D. caudatulus*, Thomson (*Cratophion*), Op. Ent. p. 1364, ♀ (1889) (Suecia).
3. *D. erythrostroma*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 760, ♀ ♂ (1829) (Britannia, Germania).
4. *D. fenestralis*, Thomson, Op. Ent. p. 1370, ♀ ♂ (1889) (Germania).
5. *D. genalis*, Thomson, idem, p. 1373, ♀ ♂ (1889) (Suecia).  
*hostilis*, Holmgren = *gravipes*, Gravenhorst.
6. *D. gravipes*, Gravenhorst (*Cratophion*), Ichn. Eur. Vol. 3, p. 757, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Britan., Hung.).  
*hostilis*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 132 (1858).
7. *D. jucunda*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 135, ♀ (1858) (Suecia, Germania).
8. *D. microcephala*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 766, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania).  
*pallipes*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 138 (1858).
9. *D. nutritor*, Fabricius, Syst. Piez. p. 139, ♀ ♂ (1804) (Eur. fere tota).  
*pallipes*, Holmgren = *microcephala*, Gravenhorst.
10. *D. parviceps*, Thomson, Op. Ent. p. 1376, ♀ (1889) (Gallia).
11. *D. rufipes*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 145, ♀ ♂ (1858) (Suecia).
12. *D. versutus*, Holmgren, idem, Vol. 2, p. 141, ♀ ♂ (1858) (Suecia).
13. *D. xanthopus*, Holmgren, ibidem, Vol. 2, p. 138, ♀ ♂ (1858) (Suecia).

## 12. GENUS TERSILOCHUS, HOLMGREN

**Tersilochnus.** Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Förh. Vol. 15, p. 329 (1858).

**Allgemeine Charaktere.** — Fühler mehr als 20-gliedrig, gedrunken, Basalglieder der Geißel meist kurz. Gesicht breit, parallel; Augen gewöhnlich. Taster nicht auffallend verlängert. Notaulen fehlen meist, Sternaulis oft ausgebildet; Metathorax kurz, Area petiolaris höher als die Hälfte des Metanotums, Area basalis meist geschlossen, Area supero-laterales runzlig oder punktiert, nie völlig glatt. Luftlöcher liegen fast immer nahe an der Brustleiste, rücklaufender Nerv postfurkal, Brachialzelle geschlossen. Schenkel nicht stark verdickt, Sporn gerade. Zweites Segment meist nicht comprimiert; Thyridien klein, selten dreieitig.

### Geographische Verbreitung der Arten :

#### I. REGION

1. *T. carinatus*, Bridgman, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 431, ♀ (1889) (Britannia).
2. *T. caudatus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 144, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germania, Hungaria).  
*var. pratensis*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 229 u. 244 (1899).  
*cognatus*, Holmgren = *jocator*, Fabricius.
3. *T. crassicaudus*, Thomson, Op. Ent. p. 1396, ♀ (1889) (Germania).
4. *T. crassipes*, Thomson, idem, p. 1400, ♀ (1889) (Gallia).

5. *T. dilatatus*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig N. F. Vol. 4, p. 195, ♀ (1880) (Germania).
6. *T. ensifer*, Brischke, idem, Vol. 4, p. 194, ♀ ♂ (1880) (Germania).
7. *T. exilis*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 140, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germania).
8. *T. flavicornis*, Thomson, Op. Ent. p. 1391, ♀ (1889) (Britannia).  
*frontellus*, Holmgren = *triangularis*, Gravenhorst.
9. *T. fulvipes*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 788, ♀ (1829) (Britannia, Germania).
10. *T. fuscus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 143, ♀ (1858) (Suecia).
11. *T. gibbus*, Holmgren, idem, Vol. 2, p. 143, ♀ ♂ (1858) (Suecia).
12. *T. jocator*, Fabricius, Ent. Syst. p. 175, ♀ ♂ (1793) (Eur. fere tota).  
*cognatus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 137 (1858)
13. *T. italicus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 780, ♀ (1829) (Britannia, Italia).
14. *T. liopleuris*, Thomson, Op. Ent. p. 1398, ♀ ♂ (1889) (Suecia).
15. *T. longicornis*, Thomson, idem, p. 1384, ♀ (1889) (Suecia).
16. *T. longulus*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig N. F. Vol. 4, p. 195, ♀ (1880) (Germania).
17. *T. marginatus*, Bridgman, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 354, ♀ (1886) (Britannia).
18. *T. melanogaster*, Thomson, Op. Ent. p. 1392, ♀ ♂ (1889) (Suecia, Hungaria).
19. *T. moderator*, Linné, Syst. Nat. (ed. 10<sup>a</sup>), Vol. 1, p. 564, ♀ ♂ (1758) (Eur. fere tota).  
*strobilellae*, Christ, Nat. Ins. p. 385, t. 42, f. 4 u. 5 (1791).
20. *T. morionellus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 139, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germ.).
21. *T. nigricans*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 230 u. 245, ♀ ♂ (1899) (Hungaria).
22. *T. nitidus*, Bridgman, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 430, ♀ (1883) (Germania).
23. *T. obliquus*, Thomson, Op. Ent. p. 1392, ♀ ♂ (1889) (Suecia).
24. *T. parviceps*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 228 u. 243, ♀ ♂ (1899) (Hungaria).  
*pratensis*, Szépligeti = *caudatus* var.
25. *T. pygmaeus*, Zetterstedt, Ins. Lappon. Vol. 1, p. 397, ♀ ♂ (1838) (Lapponia, Suecia).
26. *T. quecetorum*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 229 u. 245, ♀ (1899) (Hungaria).
27. *T. rufiventris*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig. N. F. Vol. 4, p. 196, ♀ (1880) (Germania).
28. *T. saltator*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 777, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania).
29. *T. sericeus*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig. N. F. Vol. 4, p. 196, ♀ ♂ (1880) (Germania).
30. *T. striola*, Thomson, Op. Ent. p. 1396, ♀ (1889) (Suecia).
31. *T. subdepressus*, Thomson, idem, p. 1396, ♀ (1889) (Suecia).
32. *T. triangularis*, Gravenhorst (1807), Ichn. Eur. Vol. 3, p. 781, ♀ ♂ (1829) (Britannia, Germ., Suecia).  
*frontellus*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 137 (1858).
33. *T. tripartitus*, Brischke, Schrift. Naturf. Ges. Danzig. N. F. Vol. 4, p. 194, ♀ ♂ (1880) (Germania).
34. *T. truncorum*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 136, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germania).

## 2. REGION

35. *T. moestus*, Holmgren, Eugen. Resa, Ins. p. 419, ♀ (1868) (Cap).

## 6. REGION

36. *T. conotrachelii*, Riley, 3th Ann. Rep. Ins. Missouri, p. 28, f. 9, ♀ ♂ (1871) (Missouri).
37. *T. deficiens*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 359, ♀ (1888) (Canada).
38. *T. dorsalis*, Ashmead, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 274, ♀ (1900) (St. Vincent).
39. *T. maturus*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 92, ♀ (1888) (Canada).
40. *T. montanus*, Ashmead, Bull. Color. Biol. Assoc. Vol. 1, p. 23, ♂ (1890) (Colorado).
41. *T. pallidipes*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 13, p. 367 (1882) (Canada).

## 13. GENUS PORIZON, GRAVENHORST

**Porizon.** Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 748 (1829).

**? Probes.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 147 (1868).

**Barycnemis.** Förster, idem, p. 147 (1868).

**Leptopygus.** Förster, ibidem, p. 148 (1868).

**Allgemeine Charaktere.**--- Fühler mehr als 20-gliedrig. Thorax meist länger als hoch, Notaulen oft ausgebildet, Sternaulis vorhanden, Area petiolaris nicht höher als die Hälfte des Metanotums, Area basalis oft unvollkommen oder fehlend. Brachialzelle geschlossen, rücklaufender Nerv postfurkal. Schenkel und Schienen oft kräftig; Tarsen lang, die Glieder allmählig kürzer; Sporn oft gekrümmt. Petiolus oft flach und vertieft, Zweites Segment meist comprimirt; Mesosternum meist länger als breit.

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. *P. anurus*, Thomson, Op. Ent. p. 1365, ♀ (1889) (Suecia).
2. *P. arthroleucus*, Costa, Rendic. Accad. Sc. Fis. Napoli, Vol. 25, p. 340, ♂ (1885) (Sardinia).
3. *P. claviventris*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 755, ♀ ♂ (1829) (Suecia, Germania, Hungaria, Rossia, Sibiria).
4. *P. exhaustor*, Fabricius, Suppl. Ent. Syst. p. 226, ♀ ♂ (1798) (Eur. fere tota).  
*hostilis*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 753 (1829).
5. *P. filiornis*, Thomson, Op. Ent. p. 1366, ♀ (1889) (Suecia).
6. *P. gracillimus*, Thomson, idem, p. 1365, ♀ ♂ (1889) (Suecia).
7. *P. harpurus*, Schrank, Fauna Boica, Vol. 2, p. 294, ♀ ♂ (1802) (Suecia, Germania, Hungaria, Rossia, Sibiria).  
*hostilis*, Gravenhorst = *exhaustor*, Fabricius.
8. *P. leviceps*, Thomson, Op. Ent. p. 1365, ♀ ♂ (1889) (Suecia).
9. *P. melanarins*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 219 u. 236, ♂ (1899) (Hungaria).
10. *P. minator*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 768, ♀ (1829) (?Lapponia, Germania).
11. *P. nigricornis*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 221 u. 237, ♂ (1899) (Hungaria).
12. *P. obsoleto*, Zetterstedt, Ins. Lappon. Vol. 1, p. 395, ♂ (1838) (Lapponia).
13. *P. ruficornis*, Szépligeti, Term. Füz. Vol. 22, p. 230 u. 237, ♀ (1899) (Hungaria).
14. *P. rufinus*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 754, ♀ (1829) (Britannia).
15. *P. truncatus*, Gravenhorst, idem, p. 765, ♂ (1829) (Europa).

3. REGION

16. *P. dominans*, Walker, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 5, p. 307, ♂ (1860) (Ceylon).
17. *P. pallidipes*, Motschulsky, Bull. Soc. Nat. Moscou, Vol. 36, p. 29, ♂ (1863) (Ceylon).

5. REGION

18. *P. apicalis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 48, ♂ (1865) (Cuba).
19. *P. fulvescens*, Cresson, idem, p. 48, ♀ (1865) (Cuba).

6. REGION

20. *P. albipennis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 287, ♀ (1865) (Colorado).
21. *P. albipes*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 364, ♀ (1888) (Canada).
22. *P. angularis*, Provancher, Le Natur. Canad. Vol. 6, p. 176, ♀ ♂ (1874) (Canada).  
*boreale*, Provancher, idem, Vol. 9, p. 14 (1877).  
*errabundus*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 92 (1886).  
*provancheri*, Ashmead, Bull. Colorado Biol. Assoc. Vol. 1, p. 24 (1890).  
*borealis*, Provancher = *angularis*, Provancher.
23. *P. californicus*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 364, ♂ (1888) (California).
24. *P. canaliculatus*, Viereck, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 29, p. 93, ♂ (1903) (New Mexico).
25. *P. ?delicatus*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 176, ♂ (1872) (Texas).
26. *P. elongatus*, Provancher, Addit. Faune Canada, Hym. p. 91, ♀ ♂ (1886) (Canada).  
*errabundus*, Provancher = *angularis*, Provancher.
27. *P. facialis*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 175, ♀ ♂ (1872) (Texas).
28. *P. fuscipennis*, Cresson, Proc. Ent. Soc. Philad. Vol. 4, p. 287, ♀ (1865) (Colorado).
29. *P. hyalinipennis*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 174, ♀ ♂ (1872) (Texas).
30. *P. linearis*, Ashmead, Proc. Ent. Soc. Wash. Vol. 3, p. 238, ♀ (1895) (Canada).
31. *P. macer*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 175, ♀ ♂ (1872) (Texas).

32. *P. micans*, Provancher, Le Natur. Canada, Vol. 7, p. 114, ♀ (1875) (Canada).  
 33. *P. orbitalis*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 174, ♀ ♂ (1872) (Texas).  
 34. *P. orbis*, Davis, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 24, p. 365, ♀ ♂ (1897) (Michigan, Pennsylvania).  
*provancheri*, Ashmead = *angularis*, Provancher.  
 35. *P. rugosus*, Provancher, Le Natur. Canada, Vol. 11, p. 206, ♀ (1879) (Canada).  
 36. *P. stigmaterus*, Cresson, Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 4, p. 174, ♀ ♂ (1872) (Texas).  
 37. *P. vierecki*, Cockerell, Ann. Mag. Nat. Hist. Vol. 12, p. 200 (1903) (New Mexico).

## ANHANG

### GENUS EPISTATHMUS, FÖRSTER

**Epistathmus.** Förster, Verh. Nat. Ver. Preuss. Rheinl. Vol. 25, p. 149 (1868).

**Allgemeine Charaktere.** — « Die Luftlöcher des 1. Segmentes liegen hinter der Mitte, das Segment nicht überall gleichbreit, ohne stark vorspringende Knötchen. Hintertarsen nicht stark verlängert; Ferse etwas länger als die 2 folgenden Glieder zusammen; Hinterschenkel und Schienen nicht verdickt. Stirn nicht verengt, Augen nicht gross und nicht halbkugelig. Die hintere mittlere Schulterzelle an der Spitze ganz oder fast ganz geschlossen. Area postero-media länger als die Hälfte des Metanotums. Fühler verlängert, mehr als 20-gliedrig. Metanotum gefeldert. Die Luftlöcher des Metathorax ganz nahe an der hinteren Brustleiste liegend. Mesonotum vorne durch tiefe Furchen dreilappig; die Leiste, welche die Area postero-media oben begrenzt, sehr scharf. Fühler verdickt, 25-gliedrig, die 10 vorletzten Glieder breiter als lang; im Hinterflügel die Cubitalquerader ein wenig länger als der vor ihr liegende Abschnitt der Mittelader; Bohrer kaum über die Spitze des Hinterleibes vorragend. »

**Geographische Verbreitung der Art :**

1. REGION

Art nicht bekannt.

### GENUS CYRTOPHION, THOMSON

**Cyrtophion.** Thomson, Op. Ent. p. 1367 (1889).

**Allgemeine Charaktere.** — « Pedes calcaribus curvatis; tarsi postici longis, articulis sensim longitudinæ decrescentibus. Thorax brevis, area postica medium superante, mesosterno fere transverso. Abdomen segmento 2 : 0 brevi, thyridiis parvis, haud triangularibus, ano dense pallide tomentoso. Pedes sat validi, tibiis metatarso longioribus. »

**Geographische Verbreitung der Arten :**

1. REGION

1. *C. dissimilis*, Gravenhorst, Ichn. Eur. Vol. 3, p. 774, ♀ ♂ (1829) (Lapponia, Suecia, Britannia).
2. *C. levifrons*, Holmgren, Svensk. Vet. Akad. Handl. Vol. 2, p. 143, ♀ ♂ (1858) (Suecia, Germania).



## REGISTER

	Seite		Seite.		Seite.
<b>Abanchogaster</b> (genus), Perk.	33	anceps, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	40, 41	arquatus, Grav. ( <i>g. Atometus</i> )	15
<b>Acanthostoma</b> (genus), Kriechb.	9	anceps, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	artemisiae, Boie. ( <i>g. Ophion</i> )	29
aciculatus, Davis ( <i>g. Cremastus</i> )	53	ancyloneurus, Cam. ( <i>g. Ophion</i> )	31	arthroleucus, Costa ( <i>g. Porizon</i> )	61
aciculatus, Tasch. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	<b>Aneuclis</b> (genus), Först.	55	assilus, Nort. ( <i>g. Campoplex</i> )	46
adjunctus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	angularis, Prov. ( <i>g. Porizon</i> )	61	<b>Astrenis</b> (genus), Först.	57
adustus, Haller. ( <i>g. Ophion</i> )	29	angustatus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	30	ater, Brullé ( <i>g. Campoplex</i> )	45
adustus, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	angustatus, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	<b>Athyredon</b> (genus), Ashm.	32
aemulus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40, 43	angustifrons, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	<b>Atoponeura</b> (genus), Szépl.	34
affine, Luc. ( <i>g. Barylipa</i> )	15	angustipennis, Holmgr. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59	atriceps, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
affinis, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	40	annellatus, Thoms. ( <i>g. Demophorus</i> )	50	atriceps, Szépl. ( <i>g. Pristocelus</i> )	48
affinis, Cress. ( <i>g. Thyredon</i> )	25	annexus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40, 43	atriventris, Cress. ( <i>g. Ophion</i> )	31
affinis, Holmgr. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	annulator, Müll. ( <i>g. Campoplex</i> )	40, 45	<b>Atometus</b> (genus), Först.	15
aflixus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	annulatum, Cress. ( <i>g. Xiphosoma</i> )	5	atrovittatum, Cress. ( <i>g. Xiphosoma</i> )	5
<b>Agatophiona</b> (genus), Westw.	29	annulatus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	attractum, Say ( <i>g. Anomalon</i> )	13
agilis, Cress. ( <i>g. Pristomerus</i> )	48	annulicornis, Ashm. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20	audax, Cress. ( <i>g. Cremastus</i> )	53
<b>Aglaophion</b> (genus), Cam.	25	annulicornis, Tosq. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	auriculatus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40
agnatum, Cress. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	annulipes, Ashm. ( <i>g. Charops</i> )	18	aurifer, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
agnatus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40, 44	annulitarse, Thoms. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	auritus, Kriechb. ( <i>g. Campoplex</i> )	40
agressor, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	29	<b>Anomalinae</b> (subfam.), Först.	5	austro-caledonicus, Montr. ( <i>g. Ophion</i> )	31
agressorium, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	16	<b>Anomalon</b> (genus), Jurine	11	aversus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40
<b>Agrypon</b> (genus), Först.	16	anomelas, Grav. ( <i>g. Agrypon</i> )	16	aztecum, Cress. ( <i>g. Xiphosoma</i> )	5
alaskensis, Ashm. ( <i>g. Atometus</i> )	16	antennator, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	40		
alaskensis, Ashm. ( <i>g. Isurgus</i> )	58	anurus, Thoms. ( <i>g. Porizon</i> )	61	balteatus, Voll. ( <i>g. Cremastus</i> )	52
albifrons, Spin. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	anxius, Wesm. ( <i>g. Agrypon</i> )	10	<b>Banchogastra</b> (genus), Ashm.	33
albigena, Tasch. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36	anxius, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	<b>Barycephalus</b> (genus), Brauns	24
albiger, Kriechb. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	apatyreae, Ashm. ( <i>g. Charops</i> )	18	<b>Barycnemis</b> (genus), Först.	60
albimanus, Walk. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	apertus, Thoms. ( <i>g. Aneuclis</i> )	55	<b>Barylipa</b> (genus), Först.	14
albipennis, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	61	<b>Aphanistes</b> (genus), Först.	10	basalis, Cress. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20
albipennis, Szépl. ( <i>g. Ischnobatis</i> )	57	apicalis, Brullé ( <i>g. Campoplex</i> )	45	basilicon, Davis ( <i>g. Anomalon</i> )	13
albipennis, Zett. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	apicalis, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	61	batis, Boie ( <i>g. Anomalon</i> )	11
albipes, Prov. ( <i>g. Porizon</i> )	61	apicipenne, Spin. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	bedeguaris, Panz. ( <i>g. Ophion</i> )	29
albitarsis, Rud. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	apollinis, Kriechb. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	bellicosus, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	52
albopictus, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	29	appendiculatus, Felt. ( <i>g. Henicos-</i> <i>spilus</i> )	27	bellicosus, Wesm. ( <i>g. Aphanistes</i> )	10
algoricus, Szépl. ( <i>g. Stenophthalmus</i> )	24	arctiae, Ashm. ( <i>g. Eremotylus</i> )	36	bellipes, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	40
alگوensis, Kriechb. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36	arcticus, Curt. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	bellulus, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	46
alius, Nort. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	arcuatus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31	bellus, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46
<b>Allocamptus</b> (genus), Först.	25	arenatus, Felt. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	biangularis, Tasch. ( <i>g. Ophion</i> )	31
<b>Allocamptus</b> (genus), Thoms.	36	arenicola, Thoms. ( <i>g. Demophorus</i> )	50	bicolor, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	40
<b>Allophrys</b> (genus), Först.	56	arenosus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	bicolor, Szépl. ( <i>g. Metophion</i> )	28
alpinum, Davis ( <i>g. Anomalon</i> )	13	areolaris, Brauns, ( <i>g. Ophion</i> )	29	bicolor, Szépl. ( <i>g. Ophiomorpha</i> )	35
alticola, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	areolator, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	bicolor, Tasch. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
amabilis, Tosq. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	areolatus, Brauns ( <i>g. Campoplex</i> )	40	bifidus, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	40
ambiguum, Nort. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	areolatus, Cam. ( <i>g. Ophion</i> )	31	bifoveolatus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	32
amictum, Fabr. ( <i>g. Schizoloma</i> )	8	areolatus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	biguttatus, Grav. ( <i>g. Aphanistes</i> )	10
anaitidis, Szépl. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	areolatus, Szépl. ( <i>g. Atometus</i> )	15	biimpressus, Brullé ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
anaitidis, var., Szépl. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	argenteus, Nort. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	bilineatus, Say ( <i>g. Ophion</i> )	32
anale, Say ( <i>g. Anomalon</i> )	13	armatus, Wesm. ( <i>g. Aphanistes</i> )	10	bimaculatus, Ashm. ( <i>g. Charops</i> )	18
analis, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	40			bimaculatus, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	41

	Seite.		Seite.		Seite.
binotatus, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	<b>Camptoneura</b> (genus), Kriechb.	35	coarctatus, Brullé ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
bipartitanum, Davis ( <i>g. Anomalon</i> )	13	canadensis, Prov. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20	coarctatus, Brullé ( <i>g. Ophioplerus</i> )	37
bipartitus, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	canaliculatus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	cockerellii, Ashm. ( <i>g. Heterocola</i> )	56
biroi, Szépl. ( <i>g. Cerastospilus</i> )	29	canaliculatus, Ratz. ( <i>g. Camposcopus</i> )	18	cognatum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	16
bistrigosus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 42	canaliculatus, Ratz. ( <i>g. Blaptocampus</i> )	10	cognatus, Holmgr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	59, 60
bituberculatum, Schmied. ( <i>g. Trichomma</i> )	9	canaliculatus, Vier. ( <i>g. Porizon</i> )	61	cognatus, Spin. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
blandus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 44	cantator, De Geer ( <i>g. Campoplex</i> )	41	<b>Coiloneura</b> (genus), Szépl.	35
<b>Blaptocampus</b> (genus), Thoms.	10	cantator, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	coleophorarum, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
<b>Bodagrus</b> (genus), Cam.	38	capillosum, Hart. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	combustus, Grav. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
bombycivorus, Grav. ( <i>g. Eremotylus</i> )	36	capitatum, Desv. ( <i>g. Schizoloma</i> )	8	compensator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	29
bonaërensis, Schrottky ( <i>g. Campoplex</i> )	45	carinata, Brischke ( <i>g. Barylipta</i> )	15	compressus, Sulz. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43
boops, Grav. ( <i>g. Allophrys</i> )	56	carinatus, Bridg. ( <i>g. Tersilochus</i> )	50	concolor, Cress. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
boreale, Ashm. ( <i>g. Agrypon</i> )	17	carinatus, Prov. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	concolor, Szépl. ( <i>g. Atoponeura</i> )	34
boreale, Prov. ( <i>g. Porizon</i> )	61	carinifer, Thoms. ( <i>g. Temelucha</i> )	58	concolor, Szépl. ( <i>g. Epicremastus</i> )	51
<b>Bosmina</b> (genus), Cam.	17	carinifrons, Thoms. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	concolor, Szépl. ( <i>g. Ophiomorpha</i> )	35
brachiator, Say ( <i>g. Ophion</i> )	32	carinifrons, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	confluens, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	52
brachygaster, Szépl. ( <i>g. Isurgus</i> )	58	carinifrons, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	confusum, Ashm. ( <i>g. Schizoloma</i> )	8
brachypterum, Cam. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	carinifrons, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	confusum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	16
brachypterum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	16	carinifrons, Cam. ( <i>g. Delopia</i> )	40	confusus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
brasiliensis, Szépl. ( <i>g. Xiphosomella</i> )	4	carpinellæ, Schr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 44	conotrabeli, Riley ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
braunsii, Kriechb. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	castaneus, Ashm. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	consobrinus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
brevicaudis, Thoms. ( <i>g. Aneudis</i> )	55	castaneipes, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	contumax, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
breviceps, Kriechb. ( <i>g. Charops</i> )	18	caudatulus, Thoms. ( <i>g. Diaparsis</i> )	50	convexus, Tischb. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
brevicolle, Wesm. ( <i>g. Agrypon</i> )	16	caudatus, Holmgr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	59	cookii, Weed ( <i>g. Cremastus</i> )	53
brevicorne, Först. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	caudatus, Szépl. ( <i>g. Crematus</i> )	52	corculus, Tosq. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36
brevicorne, Grav. ( <i>g. Exochilum</i> )	8	caudatus var. ( <i>g. Tersilochus</i> )	59	costalis, Cress. ( <i>g. Ophion</i> )	32
brevicornis, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	41	<b>Celor</b> (genus), Semen.	51	costatus, Ratz. ( <i>g. Ophion</i> )	29
brevicornis, Szépl. ( <i>g. Eucremastus</i> )	51	<b>Ceratospilus</b> (genus), Szépl.	28	coxalis, Spin. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
brevis, Brischke ( <i>g. Phradis</i> )	56	ceylonicus, Cam. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	crassicaudus, Thoms. ( <i>g. Tersilochus</i> )	50
brischkei, D. T. ( <i>g. Agrypon</i> )	16	cerinops, Grav. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	crassicornis, Thoms. ( <i>g. Cremastus</i> )	52
brischkei, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	ceropiæ, Scudd. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36	crassipes, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
brulléi, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	<b>Charops</b> (genus), Holmgr	18	crassipes, Thoms. ( <i>g. Tersilochus</i> )	59
bucculentus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	chilensis, Spin. ( <i>g. Ophion</i> )	31	<b>Cratophion</b> (genus), Thoms.	59
bucephalum, Brauns ( <i>g. Schizoloma</i> )	8	chiriouensis, Cam. ( <i>g. Ophion</i> )	31	<b>Cremastinæ</b> (subfam.), Först.	49
bucephalum, Voll. ( <i>g. Schizoloma</i> )	8	cincticornis, Cress. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20	<b>Cremastus</b> (genus), Grav.	52
budha, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	cinctum, Trent. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	cressonii, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
buolianus, Curt. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	circumcinctus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	cruentatum, Panz. ( <i>g. Anomalon</i> )	11
caja, Boie ( <i>g. Campoplex</i> )	41	circumflexum, Linné ( <i>g. Exochilum</i> )	8	cryptocentrus, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
calcarator, Wesm. ( <i>g. Heteropelma</i> )	7	circumscribitus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43	cubensis, Nort. ( <i>g. Ophion</i> )	31
calcaratus, Spin. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	circumspectus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	43, 45	cultrator, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
calcaratus, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	citricinctus, Ashm. ( <i>g. Atrometus</i> )	16	cunctator, Tosq. ( <i>g. Pristomerus</i> )	48
calceatus, Brauns ( <i>g. Campoplex</i> )	41	clandestinum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	16	curtum, Nort. ( <i>g. Anomalon</i> )	13
californicum, Cress. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	clandestinus, Grav. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	curvinervis, Cam. ( <i>g. Ophiomorpha</i> )	35
californicus, Cress. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20	claripenne, Thoms. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	curvinervis, Kriechb. ( <i>g. Eremotylus</i> )	36
californicus, Prov. ( <i>g. Porizon</i> )	61	clathratum, Brullé ( <i>g. Anomalon</i> )	12	cyaneus, Brullé ( <i>g. Thryxodon</i> )	25
caliginosum, Tosq. ( <i>g. Agrypon</i> )	17	clathratus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31	cylindrica, Bridgm. ( <i>g. Barylipta</i> )	15
callizonus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42	clavatum, Davis ( <i>g. Anomalon</i> )	13	<b>Cymatoneura</b> (genus), Kriechb.	36
cameroni, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	clavipes, Davis ( <i>g. Anomalon</i> )	13	<b>Cyrtophion</b> (genus), Thoms.	62
<b>Campoplex</b> (genus), Grav.	40	clavipes, Krieger ( <i>g. Trichomma</i> )	9	cytaeis, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
<b>Campopleginae</b> (subfam.), Först.	38	claviventris, Grav. ( <i>g. Porizon</i> )	61	datanæ, Riley ( <i>g. Heteropelma</i> )	7
<b>Camposcopus</b> (genus), Först.	18	coarctata, Brullé ( <i>g. Podogaster</i> )	7	debilis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
		coarctatum, Brullé ( <i>g. Anomalon</i> )	12	debilis, Perk. ( <i>g. Abanchogaster</i> )	33

	Seite		Seite.		Seite.
debilis, Wesm. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	edemae, Davis ( <i>g. Anomalou</i> )	13	fallax, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
decipiens, Grav. ( <i>g. Charops</i> )	18	edwardsii, Cress. ( <i>g. Anomalou</i> )	13	fallax, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	30
decisor, Schrank ( <i>g. Campoplex</i> )	43	ejuncidum, Say ( <i>g. Anomalou</i> )	13	fasciata, Giraud ( <i>g. Gravenhorstia</i> )	24
decoratus, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	elegans, Cress. ( <i>g. Anomalou</i> )	12	fastigator, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
decoratus, Holmgr. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	elegans, Cress. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	femorator, Bridgm. ( <i>g. Campoplex</i> )	41
decorum, Cam. ( <i>g. Anomalou</i> )	12	elegans, Grav. ( <i>g. Helleigia</i> )	23	femoratus, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	30
decrescens, Thoms. ( <i>g. Phradis</i> )	56	elegantula, Schmied. ( <i>g. Barylipa</i> )	15	fenestralis, Thoms. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59
deficiens, Prov. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	elegantulum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	16	fenestratus, Szépl. ( <i>g. Gonolochus</i> )	58
delarvatum, Grav. ( <i>g. Agrypon</i> )	16	elongatum, Davis ( <i>g. Anomalou</i> )	13	fenestratus, Szépl. ( <i>g. Macroption</i> )	33
delicatus, Ashm. ( <i>g. Atometus</i> )	16	elongatus, Prov. ( <i>g. Porizon</i> )	61	fenestratus, Tasch. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25
delicatus, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	61	elevator, Panz. ( <i>g. Anomalou</i> )	11	ferrugator, Grav. ( <i>g. Anomalou</i> )	11
<b>Delopia</b> (genus), Cam.	39	elumbis, Tosq. ( <i>g. Ophion</i> )	31	ferrugineus, Cress. ( <i>g. Ophiopterus</i> )	37
<b>Demophorus</b> (genus), Thoms.	49	emarginatum, Say ( <i>g. Anomalou</i> )	13	ferrugineus, Davis ( <i>g. Cremastus</i> )	53
densatum, Say ( <i>g. Anomalou</i> )	13	enecator, Rossi ( <i>g. Trichomma</i> )	9	ferrugineus, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30
dentator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	31	ensifer, Brischke ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	ferrugineus, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	31
dentatus, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	31	<b>Epicremastus</b> (genus), Szépl.	51	ferrugineus, Nort. ( <i>g. Anomalou</i> )	13
deserticola, Tosq. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	<b>Epistathmus</b> (genus), Först.	62	fervidus, Tosq. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
<b>Diaparsis</b> (genus), Först.	59	<b>Eremotylus</b> (genus), Först.	35	fibulator, Grav. ( <i>g. Anomalou</i> )	11
<b>Diapestus</b> (genus), Cam.	38	erigator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	29	filicornis, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43
<b>Dicamptus</b> (genus), Szépl.	28	<b>Erigorgus</b> (genus), Först.	11	filicornis, Thoms. ( <i>g. Ischnobatis</i> )	57
dichromopterus, Costa ( <i>g. Ophion</i> )	29	errabundus, Prov. ( <i>g. Porizon</i> )	61	filicornis, Thoms. ( <i>g. Porizon</i> )	61
<b>Dictyonotus</b> (genus), Kriechb.	37	erythrocerus, Cam. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	filiforme, Prov. ( <i>g. Anomalou</i> )	13
dilatatus, Brischke ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	erythrogaster, Ashm. ( <i>g. Charops</i> )	18	flagellator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30
dimidiata, Ashm. ( <i>g. Zachresta</i> )	47	erythrogaster, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	flammipennis, Ashm. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25
dimidiator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	31	erythrostroma, Grav. ( <i>g. Diaparsis</i> )	50	flaveolatum, Grav. ( <i>g. Agrypon</i> )	16
dimidiatus, Brullé ( <i>g. Campoplex</i> )	45	erythrurus, Spin. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	flaviceps, Brullé ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
dimidiatus, Perk. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	<b>Eucremastus</b> (genus), Szépl.	50	flavicornis, Say ( <i>g. Heteropelma</i> )	7
disclusus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	<b>Eugnomus</b> (genus), Först.	19	flavicornis, Thoms. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
discoidalis, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	euops, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	flavidus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31
discrepans, Brauns ( <i>g. Barylipa</i> )	15	eureka, Ashm. ( <i>g. Anomalou</i> )	13	flavifrons, Ashm. ( <i>g. Atometus</i> )	16
discrepans, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43	eurynotus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 45	flavifrons, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30
dispar, Brauns ( <i>g. Ophion</i> )	29	eurpytychia, Ashm. ( <i>g. Pristomerus</i> )	48	flavifrons, Grav. ( <i>g. Anomalou</i> )	11
disparilis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	40, 41	<b>Eutomus</b> (genus), Först.	57	flavifrons, Smith ( <i>g. Anomalou</i> )	11
<b>Dispilus</b> (genus), Kriechb.	25	excavatatum, Ratz. ( <i>g. Schizoloma</i> )	8	flavifrontatus, D. T. ( <i>g. Anomalou</i> )	11
dispilus, Perk. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	exhaustor, Fabr. ( <i>g. Porizon</i> )	61	flavigastra, Szépl. ( <i>g. Ischnobatis</i> )	57
disseptus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43	exile, Prov. ( <i>g. Anomalou</i> )	13	flavimanus, Szépl. ( <i>g. Anomalou</i> )	11
dissimilis, Grav. ( <i>g. Cyrtophion</i> )	62	exilis, Holmgr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	flavinervis, Cam. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25
dissitus, Nort. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	<b>Exochilium</b> (genus), Wesm.	8	flavipalpis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42
distans, Thoms. ( <i>g. Ophion</i> )	29	expertus, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	flavipenne, Brauns ( <i>g. Anomalou</i> )	11, 12
divaricatum, Say ( <i>g. Anomalou</i> )	13	expeditus, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	flavipennis, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46
diversus, Nort. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	exquisitus, Tosq. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	flavipes, Brullé ( <i>g. Cremastus</i> )	53
diversus, Szépl. ( <i>g. Aneucelis</i> )	55	exsculptus, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	41	flavipes, Szépl. ( <i>g. Ischnobatis</i> )	57
divisus, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	extenuator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	31	flaviscapus, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	42
<b>Dolichopselephus</b> (genus), Ahsm.	56	fabricator, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	29	flavistigma, Davis ( <i>g. Habronyx</i> )	10
dolosus, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	facialis, Boie ( <i>g. Campoplex</i> )	41	flavitarse, Brullé ( <i>g. Anomalou</i> )	12
dominans, Walk. ( <i>g. Porizon</i> )	61	facialis, Cam. ( <i>g. Retanisia</i> )	37	flavitarse, Rud. ( <i>g. Exochilium</i> )	9
dorsalis, Ashm. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	facialis, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	61	flavitarsum, Brischke ( <i>g. Agrypon</i> )	16
dositheae, Audouin ( <i>g. Ophion</i> )	29	facialis, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43	flavofuscus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31
druryi, Kriechb. ( <i>g. Eremotylus</i> )	36	falcator, Fabr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	flavolineatus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31
dubiosus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41	falcator, Smith ( <i>g. Anomalou</i> )	12	flavoorbitalis, Cam. ( <i>g. Ophion</i> )	31
dubius, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	falcator, Zett. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43	flavopictum, Ashm. ( <i>g. Agrypon</i> )	17
<b>Echtronomas</b> (genus), Först.	47			flavopictus, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	30
				flavorufus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31

Seite.		Seite.		Seite.
	flavoscutellatus, Brullé ( <i>g. Henicospilus</i> )	27		
	flavus, Fabr. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27		
	floricola, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	floricola, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 43		
	foliator, Fabr. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20		
	fomentator, Linné ( <i>g. Ophion</i> )	30		
	forbesi, Weed. ( <i>g. Cremastus</i> )	53		
	formosa, Schmid. ( <i>g. Barylifa</i> )	15		
	forsseli, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 44		
	försteri, D.-T. ( <i>g. Anomalou</i> )	11		
	foveolatus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 44		
	fragilis, Westw. ( <i>g. Pharsalis</i> )	3		
	frontellus, Holmgr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60		
	frumentarius, Rond. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	frustrator, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	30		
	fugitivus, Hal. ( <i>g. Campoplex</i> )	45		
	fuliginosum, Davis ( <i>g. Anomalou</i> )	13		
	fulvescens, Cress. ( <i>g. Anomalou</i> )	13		
	fulvescens, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	61		
	fulvescens, Cress. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25		
	fulvicorne, Cam. ( <i>g. Schizoloma</i> )	8		
	fulvicornis, Westw. ( <i>g. Agatophiona</i> )	29		
	fulvidens, Wesm. ( <i>g. Trichomma</i> )	9		
	fulvipes, Grav. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60		
	fulvipes, Tosq. ( <i>g. Ophionopsis</i> )	19		
	fulvitarse, Cam. ( <i>g. Heteropelma</i> )	7		
	fulvohirtum, Cam. ( <i>g. Anomalou</i> )	12		
	fumipenne, Cress. ( <i>g. Anomalou</i> )	12		
	furtivum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	16		
	fuscator, Panz. ( <i>g. Ophion</i> )	30		
	fuscatus, Cress. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20		
	fuscicornis, Cam. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27		
	fuscicornis, Erichs. ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	fuscipalpis, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45		
	fuscipennis, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	61		
	fuscipennis, Prov. ( <i>g. Charops</i> )	18		
	fuscipes, Cam. ( <i>g. Ophiopterus</i> )	37		
	fuscomaculatus, Cam. ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	fusculus, Holmgr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60		
	fusifformis, Prov. ( <i>g. Cremastus</i> )	53		
	gansuana, Kok. ( <i>g. Barylifa</i> )	15		
	gemina, Holmgr. ( <i>g. Temelucha</i> )	58		
	geminus, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	52		
	genalis, Szépl. ( <i>g. Paracremastus</i> )	50		
	genalis, Thoms. ( <i>g. Barylifa</i> )	15		
	genalis, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	genalis, Thoms. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59		
	generator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	geniculatus, Holmgr. ( <i>g. Atrometus</i> )	15		
	genuinus, Nort. ( <i>g. Campoplex</i> )	46		
	geometra, Rud. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	gibbus, Holmgr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60		
	giganteum, Grav. ( <i>g. Exochilum</i> )	9		
	giganteus, Rud. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36		
	giganteus, Szépl. ( <i>g. Dicamptus</i> )	28		
	gigas, Kriechb. ( <i>g. Habronyx</i> )	10		
	gigas, Kriechb. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25		
	gilvipes, Grav. ( <i>g. Allophrys</i> )	56		
	glaucus, Nort. ( <i>g. Campoplex</i> )	46		
	gnarus, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	45		
	<b>Gonolochus</b> (genus), Först.	58		
	gracilipes, Curt. ( <i>g. Anomalou</i> )	11		
	gracilis, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	gracilis, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	30		
	gracilis, Szépl. ( <i>g. Pseudanomalou</i> )	34		
	gracilis, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	gracillimus, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	gracillimus, Thoms. ( <i>g. Porizon</i> )	61		
	grandis, Cress. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25		
	granulatus, Davis ( <i>g. Cremastus</i> )	53		
	gratiosus, Tosq. ( <i>g. Pristomerus</i> )	48		
	<b>Gravenhorstia</b> (genus), Boie	24		
	gravenhorstii, Först. ( <i>g. Habronyx</i> )	10		
	gravipes, Grav. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59		
	grenadensis, Ashm. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25		
	guatemalensis, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45		
	guatemalensis, Cam. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27		
	guatemalenum, Cam. ( <i>g. Anomalou</i> )	12		
	guttifer, Thoms. ( <i>g. Cremastus</i> )	52		
	guttigerus, Szépl. ( <i>g. Labrorynchus</i> )	14		
	habermehlii, Kriechb. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	<b>Habronyx</b> (genus), Först.	9		
	<b>Hadromanus</b> (genus), Szépl.	14		
	haleakalae, Ashm. ( <i>g. Atrometus</i> )	16		
	harpurus, Schrank ( <i>g. Porizon</i> )	61		
	hartii, Ashm. ( <i>g. Cremastus</i> )	53		
	hawaiensis, Ashm. ( <i>g. Atrometus</i> )	16		
	hawaiensis, Ashm. ( <i>g. Athyreodon</i> )	32		
	hawaiensis, Ashm. ( <i>g. Pleuroncrophion</i> )	32		
	<b>Helwigia</b> (genus), Grav.	23		
	<b>Hellwigiella</b> (genus), Szépl.	23		
	<b>Hellwigiinae</b> (subfam.), Först.	20		
	henaultii, Desv. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	<b>Henicospilus</b> (genus), Steph.	25		
	henshawii, Ashm. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27		
	heros, Wesm. ( <i>g. Habronyx</i> )	10		
	heterocerus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	heterocerus, Thoms. ( <i>g. Isurgus</i> )	58		
	<b>Heterocola</b> (genus), Först.	56		
	<b>Heteropelma</b> (genus), Wesm.	7		
	hilare, Tosq. ( <i>g. Agrypon</i> )	16		
	himalayensis, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45		
	holmgrenii, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	holosericus, Tasch. ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	hostilis, Grav. ( <i>g. Porizon</i> )	61		
	hostilis, Holmgr. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59		
	humeralis, Brauns ( <i>g. Barylifa</i> )	15		
	humeralis, Brullé ( <i>g. Nototrachys</i> )	20		
	humilis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	hungaricus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	52		
	hyalinipennis, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	61		
	hyalinum, Nort. ( <i>g. Anomalou</i> )	13		
	<b>Hymenobosmina</b> (genus), D. T.	17		
	ikuthana, Kriechb. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36		
	inaequalipes, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46		
	incidens, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	incidens, Thoms. ( <i>g. Aneucelis</i> )	55		
	incompletus, Bridg. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	indefessus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 42		
	inermis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	infelix, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 44		
	infestus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	infirmus, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	52		
	inflexus var. Ratz. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36		
	infuscatus, Tasch. ( <i>g. Eremotylus</i> )	36		
	infuscatus, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26		
	insidiator, Först. ( <i>g. Barylifa</i> )	15		
	insignis, Först. ( <i>g. Atrometus</i> )	15		
	insignis, Woldst. ( <i>g. Zachresta</i> )	47		
	insignitus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	insignum, Tosq. ( <i>g. Agrypon</i> )	16		
	insinuator, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	insularis, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46		
	insularis, Kirby ( <i>g. Henicospilus</i> )	27		
	insulicola, D. T. ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	intermedium, Krieger ( <i>g. Trichomma</i> )	9		
	intermedius, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		
	interruptor, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	52		
	interruptum, Desv. ( <i>g. Anomalou</i> )	11		
	interstitialis, Szépl. ( <i>g. Anomalou</i> )	11		
	interstitialis, Thoms. ( <i>g. Heterocola</i> )	56		
	intricatus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	inutilis, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	iridipennis, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	31		
	<b>Ischnobatis</b> (genus), Först.	57		
	<b>Isurgus</b> (genus), Först.	57		
	italicus, Grav. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60		
	japonicum, Kriechb. ( <i>g. Habronyx</i> )	10		
	jocator, Fabr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60		
	jucunda, Holmgr. ( <i>g. Temelucha</i> )	58		
	jucunda, Holmgr. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59		
	juvenilis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42		

Seite.	*	Seite	Seite.
kaalae, Ashm. (g. <i>Henicospilus</i> )	27	longescutellaris, Kriechb. (g. <i>Henicospilus</i> )	26
kauaiensis, Ashm. (g. <i>Pycnophion</i> )	34	longicaudis, Ratz. (g. <i>Campoplex</i> )	42
klugii, Hart. (g. <i>Anomalon</i> )	11	longicorne, Brauns (g. <i>Barylifa</i> )	15
kriechbaumeri, Costa (g. <i>Campoplex</i> )	42	longicornis, Ashm. (g. <i>Henicospilus</i> )	27
kriechbaumeri, D.T. (g. <i>Henicospilus</i> )	26	longicornis, Brauns (g. <i>Ophion</i> )	30
<b>Labrorychus</b> (genus), Forst.	14	longicornis, Thoms. (g. <i>Tersilochus</i> )	60
lacivius, Cress. (g. <i>Campoplex</i> )	46	longicornis, Szépl. (g. <i>Coiloneura</i> )	35
lacunosus, Kriechb. (g. <i>Campoplex</i> )	42	longigena, Thoms. (g. <i>Ophion</i> )	30
laetus, Ratz. (g. <i>Campoplex</i> )	42	longipes, Smith (g. <i>Campoplex</i> )	45
laevicoxis, Schmied. (g. <i>Hadromanus</i> )	14	longipes, Prov. (g. <i>Anomalon</i> )	13
lanceolatus, Szépl. (g. <i>Isurgus</i> )	58	longiventris, Cam. (g. <i>Eremotylus</i> )	36
lancifer, Ratz. (g. <i>Campoplex</i> )	42	longulus, Brischke (g. <i>Tersilochus</i> )	60
<b>Laphytes</b> (genus), Forst.	14	lucida, Szépl. (g. <i>Ischnobatis</i> )	57
laponicum, Thoms. (g. <i>Anomalon</i> )	11	lucidus, Szépl. (g. <i>Cremastus</i> )	52
laponicus, Holmgr. (g. <i>Campoplex</i> )	42	luctuosus, Cress. (g. <i>Cremastus</i> )	53
laterale, Brullé (g. <i>Anomalon</i> )	13	luctuosus, Prov. (g. <i>Campoplex</i> )	46
lateralis, Brischke (g. <i>Campoplex</i> )	41	lugens, Grav. (g. <i>Campoplex</i> )	42
lateralis, Brullé (g. <i>Henicospilus</i> )	27	luteipes, Thoms. (g. <i>Campoplex</i> )	42
lateralis, Kriechb. (g. <i>Campoplex</i> )	42	luteipes, Walk. (g. <i>Charops</i> )	18
laticeps, Rud. (g. <i>Anomalon</i> )	11	luteolus, Tosq. (g. <i>Pristomerus</i> )	48
laticeps, Thoms. (g. <i>Barylifa</i> )	15	luteopectum, Nort. (g. <i>Anomalon</i> )	13
laticinctus, Cress. (g. <i>Thyreodon</i> )	25	luteum, Rud. (g. <i>Anomalon</i> )	11
laticinctus, Cress. (g. <i>Campoplex</i> )	46	luteus, L. (g. <i>Ophion</i> )	30
latipennis, Kirby (g. <i>Ophion</i> )	30	macer, Cress. (g. <i>Porizon</i> )	61
lativertex, Tasch. (g. <i>Henicospilus</i> )	26	maceratum, Cress. (g. <i>Anomalon</i> )	13
lativertex, Tasch. (g. <i>Ophion</i> )	31	maceratus, Cress. (g. <i>Campoplex</i> )	46
latrator, Fabr. (g. <i>Campoplex</i> )	42, 44	macilentus, Cress. (g. <i>Campoplex</i> )	46
latro, Grav. (g. <i>Anomalon</i> )	11	macilentus, Ol. (g. <i>Ophion</i> )	30
latungula, Thoms. (g. <i>Campoplex</i> )	42	<b>Macrophion</b> (genus), Szépl.	32
latus, Ratz. (g. <i>Campoplex</i> )	42	macrostigma, Thoms. (g. <i>Cremastus</i> )	52
lectus, Cress. (g. <i>Campoplex</i> )	46	macrostylus, Forst. (g. <i>Campoplex</i> )	42
leionotus, Tosq. (g. <i>Henicospilus</i> )	26	macrurum, Först. (g. <i>Agrypus</i> )	16
leptogaster, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	42	macrurus, Linné (g. <i>Allocampylus</i> )	36
leptogaster, Holmgr. (g. <i>Campoplex</i> )	42	mactator, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	43
<b>Leptophion</b> (genus), Cam.	35	maculator, Ol. (g. <i>Ophion</i> )	30
<b>Leptopygus</b> (genus), Först.	60	maculipennis, Cam. (g. <i>Henicospilus</i> )	27
leucocotis, Tosq. (g. <i>Ophion</i> )	30	maculipennis, Cress. (g. <i>Thyreodon</i> )	25
leucoraphis, Spin. (g. <i>Campoplex</i> )	46	magniceps, Cress. (g. <i>Anomalon</i> )	13
leviceps, Thoms. (g. <i>Porizon</i> )	61	magnum, Cress. (g. <i>Anomalon</i> )	12
levifrons, Holmgr. (g. <i>Cyrtophion</i> )	62	major, Cress. (g. <i>Campoplex</i> )	46
leviusculus, Thoms. (g. <i>Cremastus</i> )	52	major, Szépl. (g. <i>Temelucha</i> )	58
limbatus, Grav. (g. <i>Campoplex</i> )	42	mandibularis, Cam. (g. <i>Hymenobosmina</i> )	18
limiventris, Kriechb. (g. <i>Campoplex</i> )	42	mandibularis, Grav. (g. <i>Ophion</i> )	30
limnobioides, Thoms. (g. <i>Campoplex</i> )	42	mannii Tschek (g. <i>Eugnomus</i> )	20
linearis, Ashm. (g. <i>Porizon</i> )	61	marginatus, Bridg. (g. <i>Tersilochus</i> )	60
lineator, Ol. (g. <i>Ophion</i> )	30	marginatus, Jur. (g. <i>Eremotylus</i> )	30
lineatulum, Say (g. <i>Anomalon</i> )	13	marginellus, Spin. (g. <i>Campoplex</i> )	46
lineatus, Cam. (g. <i>Ophion</i> )	31	marginipennis, Brullé (g. <i>Thyreodon</i> )	25
lineatus, Grav. (g. <i>Cremastus</i> )	52	mariae, D. T. (g. <i>Campoplex</i> )	43
lineola, Schrottky (g. <i>Campoplex</i> )	46	maritimus, Thom. (g. <i>Aneclis</i> )	55
liopleuris, Thoms. (g. <i>Tersilochus</i> )	60	martialis, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	43
		maturus, Prov. (g. <i>Tersilochus</i> )	60
		maucicola, Ashm. (g. <i>Henicospilus</i> )	27
		maurus, Grav. (g. <i>Campoplex</i> )	43
		medianus, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	43
		megacephalus, Grav. (g. <i>Campoplex</i> )	43
		megarthrum, Ratz. (g. <i>Anomalon</i> )	11
		melampus, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	41, 43
		melanarius, Holmgr. (g. <i>Aneclis</i> )	55
		melanarius, Kriechb. (g. <i>Dictyonotus</i> )	37
		melanarius, Szépl. (g. <i>Porizon</i> )	61
		melanarius, Szépl. (g. <i>Cremastus</i> )	52
		melanobatum, Grav. (g. <i>Anomalon</i> )	11, 12
		melanocnema, Voll. (g. <i>Barylifa</i> )	15
		melanogaster, Thoms. (g. <i>Tersilochus</i> )	60
		melanomerum, Först. (g. <i>Agrypus</i> )	17
		melanops, Först. (g. <i>Anomalon</i> )	11
		melanosoma, Szépl. (g. <i>Atrometus</i> )	15
		melanostigma, Cam. (g. <i>Ophion</i> )	32
		melanostigma, Szépl. (g. <i>Coiloneura</i> )	35
		melleum, Cress. (g. <i>Anomalon</i> )	13
		melliventris, Cress. (g. <i>Campoplex</i> )	46
		menyanthidis, Boie (g. <i>Anomalon</i> )	11
		mercator, Fabr. (g. <i>Ophion</i> )	30
		merdarius, Grav. (g. <i>Henicospilus</i> )	26
		meridionalis, Ashm. (g. <i>Campoplex</i> )	46
		mesoxanthus, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	43
		metallicus, Nort. (g. <i>Anomalon</i> )	13
		metallicus, Radoszk. (g. <i>Ophion</i> )	30
		<b>Metophion</b> (genus), Szépl.	28
		mexicanum, Cress. (g. <i>Anomalon</i> )	12
		mexicanum, Cress. (g. <i>Xiphosoma</i> )	5
		mexicanus, Cam. (g. <i>Campoplex</i> )	46
		mexicanus, Cress. (g. <i>Henicospilus</i> )	27
		mexicanus, Cress. (g. <i>Pristomerus</i> )	48
		mezozona, Först. (g. <i>Barylifa</i> )	15
		mezozonus, Holmgr. (g. <i>Campoplex</i> )	43
		micans, Prov. (g. <i>Porizon</i> )	62
		microcephala, Grav. (g. <i>Diaparsis</i> )	59
		microgaster, Szépl. (g. <i>Isurgus</i> )	58
		minator, Grav. (g. <i>Porizon</i> )	61
		minax, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	41, 43
		minus, Ashm. (g. <i>Nototrachys</i> )	20
		minor, Prov. (g. <i>Campoplex</i> )	46
		minutum, Bridgm. (g. <i>Trichomma</i> )	9
		minutus, Bridgm. (g. <i>Phradis</i> )	57
		minutus, Kriechb. (g. <i>Ophion</i> )	30
		minutus, Holmgr. (g. <i>Campoplex</i> )	43
		minutus, Szépl. (g. <i>Isurgus</i> )	58
		mirabile, Desv. (g. <i>Anomalon</i> )	11
		mixtus, Grav. (g. <i>Campoplex</i> )	41, 43

Seite.		Seite.		Seite.	
mocsáryi, Brauns ( <i>g. Barycephalus</i> )	24	nigrovittatum, Cress. ( <i>g. Xiphosoma</i> )	5	ornatus, Szépl. ( <i>g. Macroption</i> )	33
mocsáryi Brauns ( <i>g. Ophion</i> )	30	nitens, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	oti, Kriechb. ( <i>g. Habronyx</i> )	10
moderator, Linné ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	nitidulator, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	oxyacanthae, Boie ( <i>g. Campoplex</i> )	43
moestus, Holmgr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	nitidus, Bridg. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	oxyacanthae, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	43
molokaiensis, Ashm. ( <i>g. Atrometus</i> )	16	nobilitatus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	pacificus, Cress. ( <i>g. Pristomerus</i> )	48
molokaiensis, Ashm. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	notabilis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	pacificus, Holmgr. ( <i>g. Ophion</i> )	30
molokaiensis, Ashm. ( <i>g. Pycnophion</i> )	34	<b>Nothanomalon</b> (genus), Szépl.	39	pallens, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	30
monostigma, Voll. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	<b>Nototrachinae</b> (subfam.), Ashm.	19	pallida, Grav. ( <i>g. Barylipta</i> )	15
montanus, Ashm. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	<b>Nototrachys</b> (genus), Marsh.	20	pallidicarpus, Thoms. ( <i>g. Isurgus</i> )	58
montanus, Hart. ( <i>g. Ophiogastra</i> )	38	novo-guineensis, Szépl. ( <i>g. Nothanomalon</i> )	39	pallidipes, Brullé ( <i>g. Campoplex</i> )	45
monticola, Cam. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	nubilicarpus, Tosq. ( <i>g. Ophion</i> )	30	pallidipes, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	32
monticola, Thoms. ( <i>g. Isurgus</i> )	58	nugale, Tosq. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	pallidipes, Motsch. ( <i>g. Porizon</i> )	61
monticola, Szépl. ( <i>g. Phradis</i> )	57	nunciator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30	pallidipes, Prov. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
morio, Fabr. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	nutritor, Fabr. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59	pallidus, Kriechb. ( <i>g. Cremastus</i> )	53
morio, Spin. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	obesa, Davis ( <i>g. Zuchresta</i> )	47	pallidus, Tasch. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
morionellus, Holmgr. ( <i>g. Isurgus</i> )	58	obliquus, Thoms. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	pallidus, Thoms. ( <i>g. Pristomerus</i> )	48
morionellus, Holmgr. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	obliteratus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	pallipes, Holmgr. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59
morosus, Smith ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	obreptans, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	pallipes, var., Perk. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
mussouriense, Cam. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	obreptans, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 43	pallitarse, Cress. ( <i>g. Anomalon</i> )	13
myrtilus, Desv. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	obscura, Grav. ( <i>g. Hellwigia</i> )	23	<b>Paracremastus</b> (genus), Szépl.	50
nefastus, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	obscurator, Panz. ( <i>g. Ophion</i> )	30	paradoxum, Schmied. ( <i>g. Anomalon</i> )	12
nemoralis, Davis ( <i>g. Cremastus</i> )	53	obscuratus, var., Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30	paradoxus, Brauns ( <i>g. Labrorychus</i> )	14
nidulator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30	obscurus, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30	partitus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	35
nidulator, Panzer ( <i>g. Campoplex</i> )	43, 44	obsoletor, Zett. ( <i>g. Porizon</i> )	61	parviceps, Szépl. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
niger, Ashm. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20	occidentalis, Davis ( <i>g. Campoplex</i> )	46	parviceps, Thoms. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59
niger, Cam. ( <i>g. Ophiopterus</i> )	37	occissor, Schrank ( <i>g. Campoplex</i> )	43	parvulus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	43
niger, Cress. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	oculatus, Ashm. ( <i>g. Allophrys</i> )	56	parvulus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43
niger, Brullé ( <i>g. Campoplex</i> )	46	oculatus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	parvulus, Kriechb. ( <i>g. Ophion</i> )	30
nigra, Ashm. ( <i>g. Bauchogastra</i> )	33	<b>Odontopsis</b> (genus), Först.	24	pectoralis, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	43
nigrator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	32	opacus, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	pedalis, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46
nigricans, Cam. ( <i>g. Ophion</i> )	31	operator, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	30	pellucidus, Kriechb. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
nigricans, Ruthe ( <i>g. Ophion</i> )	30	<b>Ophiogastra</b> (genus), Ashm.	38	pennator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	32
nigricans, Szépl. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	<b>Ophioides</b> (genus), Hart.	38	peraffinis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	43
nigricauda, Tasch. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	<b>Ophiomorpha</b> (genus), Szépl.	34	perditor, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	43
nigriceps, Ashm. ( <i>g. Isurgus</i> )	58	<b>Ophion</b> (genus), Fabr.	29	peregrinus, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	31
nigricornis, Brullé ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	<b>Ophionellus</b> (genus), Westw.	3	perforatus, Smith ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
nigricornis, Szépl. ( <i>g. Porizon</i> )	61	<b>Ophioninae</b> (subfam.), Först.	20	peritum, Cress. ( <i>g. Anomalon</i> )	12
nigricornis, Wesm. ( <i>g. Blaptocampus</i> )	10	<b>Ophionopsis</b> (genus), Tosq.	19	perornatum, Cam. ( <i>g. Anomalon</i> )	12
nigrifrons, Szépl. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	<b>Ophiopterus</b> (genus), Brullé	37	perspicillator, Grav. ( <i>g. Barylipta</i> )	15
nigrinervis, Cam. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	ophthalmicus, Holmgr. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	perspicuus, Wesm. ( <i>g. Blaptocampus</i> )	10
nigripennis, Szépl. ( <i>g. Hellwigiella</i> )	23	opimus, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	petiolaris, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	43
nigripes, Bridg. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	orbitale, Cress. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	petiolaris, Szépl. ( <i>g. Isurgus</i> )	58
nigripes, Prov. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	orbitale, var., Thoms. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	petiolata, Szépl. ( <i>g. Temelucha</i> )	59
nigritula, Brischke ( <i>g. Ichsobatis</i> )	57	orbitalis, Ashm. ( <i>g. Eremotylus</i> )	36	petiolator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30
nigritulus, D. T. ( <i>g. Ophion</i> )	31	orbitalis, Costa ( <i>g. Pristomerus</i> )	48	<b>Pharsalia</b> (genus), Cress.	3
nigritum, Nort. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	orbitalis, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	62	<b>Pharsaliinae</b> (subfam.), Szépl.	3
nigrocyanus, Tosq. ( <i>g. Ophionopsis</i> )	19	orbitalis, Holmgr. ( <i>g. Pristomerus</i> )	48	<b>Phradis</b> (genus), Först.	56
nigrolineatus, Ashm. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	orbis, Davis ( <i>g. Porizon</i> )	62	piceus, Cress. ( <i>g. Cremastus</i> )	53
nigronotatus, Cam. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	ornatipennis, Cress. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	picta, Boie ( <i>g. Gravenhorstia</i> )	24
nigroplagiatus, Cam. ( <i>g. Diapestus</i> )	38	ornatus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	52	pictum, Rud. ( <i>g. Anomalon</i> )	12
nigrorufum, Nort. ( <i>g. Anomalon</i> )	13			pictus, Holmgr. ( <i>g. Cremastus</i> )	53
nigrovarius, Prov. ( <i>g. Ophion</i> )	32			pictus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	53

	Seite.		Seite.		Seite.
pinastri, Hart. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	purgatus, Say ( <i>g. Ophion</i> )	32	rufinus, Rud. ( <i>g. Campoplex</i> )	44
pineticola, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	purpurascens, Smith ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	rufipes, Holmg. ( <i>g. Diaparsis</i> )	59
placidus, Desv. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	purpuratae, Kriechb. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	rufipes, Holmg. ( <i>g. Campoplex</i> )	44
<b>Pleuroneurophion</b> (genus), Ashm.	32	<b>Pycnophion</b> (genus), Ashm.	34	rufipes, Szépl. ( <i>g. Aneulhis</i> )	55
pleurovittatus, Costa ( <i>g. Cremastus</i> )	53	pygmaeus, Zett. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	rufithorax, Cam. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25
plicatus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31	pyralidis, Ashm. ( <i>g. Xiphosoma</i> )	5	rufiventre, Rud. ( <i>g. Anomalon</i> )	12
<b>Podogaster</b> (genus), Brullé	7	pyramidatum, Thoms. ( <i>g. Exochilum</i> )	9	rufiventris, Brischke ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
politus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	pyriforme, Ratz. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	rufiventris, Tosq. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
polyxenæ, Szépl. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	pyriforme, var., Ratz. ( <i>g. Anomalon</i> )	11	rufoniger, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	44
pomorum, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	43			rufulum, Prov. ( <i>g. Anomalon</i> )	13
<b>Porizon</b> (genus), Grav.	60	quadrator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	32	rufus, Brullé ( <i>g. Henicospilus</i> )	26, 27
<b>Porizontinae</b> (subfam.), Först.	53	quadrilineatum, Cam. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	rufus, Cam. ( <i>g. Bodagrus</i> )	38
posticus, Walk. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	quadrimaculatus, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	rufus, Holmgr. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14
praediscaea, Ashm. ( <i>g. Agrypon</i> )	17	quercetorum, Szépl. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	rufus, Kriechb. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
pratensis, Szépl. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	questor, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	32	rugiferum, Thoms. ( <i>g. Agrypon</i> )	16, 17
pratensis, var., Szépl. ( <i>g. Tersilochus</i> )	59			rugosus, Brullé ( <i>g. Allocamptus</i> )	36
principalis, Smith ( <i>g. Thyreodon</i> )	25			rugosus, Prov. ( <i>g. Porizon</i> )	62
prismaticum, Nort. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	radialis, Szépl. ( <i>g. Pseudocremastus</i> )	50	rugulosus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44
<b>Pristocelus</b> (genus), Szépl.	48	radialis, Thoms. ( <i>g. Cremastus</i> )	53		
<b>Pristomeridia</b> (genus), Ashm.	48	radiolata, Prov. ( <i>g. Podogaster</i> )	7	sabulosus, Voll. ( <i>g. Cremastus</i> )	53
<b>Pristomerinae</b> (subfam.), Först.	47	ramidulus, Linné ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	saltator, Grav. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
<b>Pristomerus</b> (genus), Curt.	48	rectus, Prov. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	sardous, D. T. ( <i>g. Pristomerus</i> )	48
<b>Probles</b> (genus), Först.	60	rectus, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	<b>Sarnthenia</b> (genus), D. T.	14
proboscidalis, Thoms. ( <i>g. Heterocola</i> )	56	recurvum, Say ( <i>g. Anomalon</i> )	13	<b>Sathropterus</b> (genus), Först.	55
procerum, Grav. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	relectus, Davis ( <i>g. Campoplex</i> )	46	scabridum, Boie ( <i>g. Anomalon</i> )	12
prominulus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 43	relictum, Fabr. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	scelerosum, Cress. ( <i>g. Anomalon</i> )	12
propinguum, Cress. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	remotus, Förster ( <i>g. Campoplex</i> )	44	<b>Schizoloma</b> (genus), Wesm.	8
propugnator, Först. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	renidens, Tosq. ( <i>g. Barylifa</i> )	15	<b>Schizopoma</b> (genus), Först.	8
provancheri, Ashm. ( <i>g. Porizon</i> )	62	renidens, var., Tosq. ( <i>g. Barylifa</i> )	15	scutellaris, Thoms. ( <i>g. Ophion</i> )	30
provancheri, D. T. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	repentinus, Holm. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26, 27	scutellatus, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	30
proximus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	repentinus, Voll. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	secernendum, Costa ( <i>g. Anomalon</i> )	12
prytanes, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	residuum, Cres. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	segne, Tosq. ( <i>g. Agrypon</i> )	17
<b>Pseudanomalon</b> (genus), Szépl.	33	<b>Retanisia</b> (genus), Cam.	36	semenowi, Kok. ( <i>g. Celor</i> )	52
pseudargioli, How. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	retectus, Hart. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	semidivisus, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	44
<b>Pseudocremastus</b> (genus), Szépl.	50	reticulatum, Cam. ( <i>g. Heteropelma</i> )	7	semiflavus, Costa ( <i>g. Campoplex</i> )	44
psilopterus, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	43	reticulatum, Davis ( <i>g. Trichomma</i> )	27	semilatorius, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	43, 44
pteridis, Kriechb. ( <i>g. Ophion</i> )	30	reticulatus, Cam. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	seminiger, Brauns. ( <i>g. Barycephalus</i> )	24
<b>Pterospilus</b> (genus), Kriechb.	26	reticulatus, Cress. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20	semirufum, Nort. ( <i>g. Anomalon</i> )	13
puberulus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	retiniae, Cress. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	semirufus, Prov. ( <i>g. Campoplex</i> )	46
pugillator, Linné ( <i>g. Campoplex</i> )	43	rotundum, Davis ( <i>g. Anomalon</i> )	13	semirufus, Perk. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
pugillator, var. anceps, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	40	rubens, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	senegalensis, Blanch. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
pulchripes, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	rubricator, Szépl. ( <i>g. Barylifa</i> )	15	senescens, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
pumilio, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	rubricatum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	17	septemfasciata, Tasch. ( <i>g. Gravicornia</i> )	24
pumilus, Holmgr. ( <i>g. Sathropterus</i> )	55	rubricatus, Först. ( <i>g. Atrometus</i> )	16	septentrionale, Holmgr. ( <i>g. Agrypon</i> )	17
punctatus, Bridgm. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	rufa, Holmg. ( <i>g. Barylifa</i> )	15	sericatus, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
punctatus, Cam. ( <i>g. Ophion</i> )	31	ruficornis, Szépl. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	sericeus, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	44
punctulatus, Ratz. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	ruficornis, Grav. ( <i>g. Aphanistes</i> )	10	sericeus, Brischke ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
punctulatus, Szépl. ( <i>g. Heterocola</i> )	56	ruficornis, Szépl. ( <i>g. Porizon</i> )	61	serpentinum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	17
punctus, Kriechb. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	ruficornis, var., Brullé ( <i>g. Tyreodon</i> )	25	sexlineatum, Say ( <i>g. Anomalon</i> )	13
pungens, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	ruficoxis, Först. ( <i>g. Trichomma</i> )	9	shoenobius, Thoms. ( <i>g. Cremastus</i> )	53
pungens, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	30	ruficoxis, Szépl. ( <i>g. Agrypon</i> )	17		
puparum, Ashm. ( <i>g. Agrypon</i> )	17	rufiger, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44		
		rufinus, Grav. ( <i>g. Porizon</i> )	61		

	Seite.		Seite.		Seite.
sibiricus, Szépl. ( <i>g. Stenophthalmus</i> )	24	subfuliginosus, Ashm. ( <i>g. Ophion</i> )	32	<b>Trathala</b> (genus), Cam.	17
signativentris, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	subimpressus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	triangularemaculatus, Motschuls.	
signator, Brauns ( <i>g. Campoplex</i> )	44	subnasutus, Thoms. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	( <i>g. Ophion</i> )	31
signatum, Grav. ( <i>g. Exochilum</i> )	9	subniger, Tosq. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	triangularis, Grav. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
signatus, Holmgr. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	subsulcatus, Holmgr. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	<b>Trichomma</b> (genus), Wesm.	9
simile, Ashm. ( <i>g. Anomalon</i> )	13	suburbe, Davis ( <i>g. Anomalon</i> )	13	tricolor, Brullé ( <i>g. Anomalon</i> )	12
simile, Szépl. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	sulcata, Prov. ( <i>g. Podogaster</i> )	7	tricolor, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	30
similis, Szépl. ( <i>g. Isurgus</i> )	58	sumatraensis, Tosq. ( <i>g. Agrypon</i> )	17	trilineatus, Brullé ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
similis, Szépl. ( <i>g. Hellwigiella</i> )	23	sumptuosus, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	trilobus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31
skeltoni, Kirby ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	<b>Sympratis</b> (genus), Först.	38	trimaculatus, Ol. ( <i>g. Ophion</i> )	30
slaviceki, Kriechb. ( <i>g. Ophion</i> )	30	szépligetii, D.T. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	trimaculatus, Tasch. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
slossonæ, Davis ( <i>g. Ophion</i> )	32			trimaculatus, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
smithii, D. T. ( <i>g. Ophion</i> )	30	tarsalis, Walk. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	tripartitus, Brischke ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
smithii, Davis ( <i>g. Anomalon</i> )	13	tarsator, Ashm. ( <i>g. Atrometus</i> )	16	trisculptus, Holmg. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 44
sobolicidus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	<b>Temelucha</b> (genus), Först.	58	<b>Trispilus</b> (genus), Kriechb.	26
sonorensis, Cam. ( <i>g. Heteropelma</i> )	7	temporalis, Thoms. ( <i>g. Isurgus</i> )	58	trochanteratum, Holmg. ( <i>g. Agrypon</i> )	17
speciosus, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45	tenthredinum, Tschek, ( <i>g. Campoplex</i> )	44	truncatus, Grav. ( <i>g. Porizon</i> )	61
sphacelatus, Erichs. ( <i>g. Ophion</i> )	32	tenuicornis, Grav. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	truncorum, Holmg. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60
sphingum, Ratz. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	tenuigena, Kriechb. ( <i>g. Eremotylus</i> )	36	tscheki, Holmg. ( <i>g. Campoplex</i> )	40, 44
sphinx, Spin. ( <i>g. Ophion</i> )	30	tenuis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	tyrannus, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
spinator, Fabr. ( <i>g. Ophion</i> )	32	tenuitarsum, Grav. ( <i>g. Agrypon</i> )	17		
spinipes, Cam. ( <i>g. Hymenobosmina</i> )	18	tepanecus, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	ulceratus, Holmg. ( <i>g. Campoplex</i> )	44
spinipes, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	terebrans, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	undulatus, Grav. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36
spinolae, D. T. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	terebrator, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	unicallosus, Voll. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
spinulosus, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	44	terminalis, var., Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	unicinctus, Ashm. ( <i>g. Charops</i> )	18
spectabilis, Perty ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	terrificus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 44	unicinctus, Holmg. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 45
spectator, Grav. ( <i>g. Cremastus</i> )	53	<b>Tersilochus</b> (genus), Holmgr.	59	unicinctus, Spin. ( <i>g. Campoplex</i> )	46
splendens, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	tesselatus, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	unicolor, Prov. ( <i>g. Anomalon</i> )	13
spoliator, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	42, 44	texana, Cress. ( <i>g. Pharsalia</i> )	3	unicolor, Ratz. ( <i>g. Exochilum</i> )	8
spurius, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	texanum, Cress. ( <i>g. Xiphosoma</i> )	5	unicolor, Smith. ( <i>g. Ophion</i> )	30, 31
<b>Stauropoctonus</b> (genus), Brauns	35	texanus, Ashm. ( <i>g. Thyreodon</i> )	25	uniguttata, Grav. ( <i>g. Barylypa</i> )	15
stenocarpus, Thoms. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	texanus, Ashm. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	univittatus, Brullé ( <i>g. Ophion</i> )	31
stenogaster, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	texanus, Cress. ( <i>g. Nototrachys</i> )	20		
<b>Stenophthalmus</b> (genus), Szépl.	23	<b>Therion</b> (genus), Curt.	11	vagulus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	41, 45
stenostigma, Thoms. ( <i>g. Agrypon</i> )	17	<b>Therium</b> (genus), Auct.	9	validicornis, Holmg. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
stigmaterus, Cress. ( <i>g. Porizon</i> )	62	thomsoni, D. T. ( <i>g. Anomalon</i> )	11, 12	varians, Brauns ( <i>g. Anomalon</i> )	11, 12
stimulator, Smith ( <i>g. Ophion</i> )	31	thoracicus, Brischke ( <i>g. Aphanistes</i> )	10	varicolor, Vier. ( <i>g. Exochilum</i> )	9
stramineipes, Brischke ( <i>g. Ischnobatis</i> )	57	thoracicus, Cress. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	variegatus, Ashm. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27
stramineus, Tasch. ( <i>g. Allocamptus</i> )	36	<b>Thyreodon</b> (genus), Brullé	25	variegatus, Rudow ( <i>g. Ophion</i> )	30
striata, Cam. ( <i>g. Podogaster</i> )	7	tibialis, Brischke ( <i>g. Campoplex</i> )	41	variegatus, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	35
striata, Cam. ( <i>g. Trathala</i> )	17	tibialis, Cress. ( <i>g. Charops</i> )	18	variegatus, Szépl. ( <i>g. Metophion</i> )	28
striatifrons, Cam. ( <i>g. Ophiopteris</i> )	37	tibiator, Cress. ( <i>g. Campoplex</i> )	46	variegatus, Szépl. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14
striatus, Brullé ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	tinctipenne, Cam. ( <i>g. Anomalon</i> )	12	variicorne, Thoms. ( <i>g. Anomalon</i> )	12
striatus, Cam. ( <i>g. Henicospilus</i> )	27	<b>Tipulophion</b> (genus), Kriechb.	25	variipes, Grav. ( <i>g. Campoplex</i> )	45
strigifex, Forst. ( <i>g. Campoplex</i> )	40, 44	tityri, Pack. ( <i>g. Ophion</i> )	32	variipes, Szépl. ( <i>g. Cremastus</i> )	53
striola, Thoms. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	tomentosus, Desv. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	variitarsum, Wesm. ( <i>g. Agrypon</i> )	17
strobilellae, Christ ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	tourneri, Voll. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26	vecors, Tosq. ( <i>g. Henicospilus</i> )	26
stygius, Forst. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	<b>Trachynotinae</b> (subfam.), Först.	19	ventricosus, Grav. ( <i>g. Ophion</i> )	30
subaequalis, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	<b>Trachynotus</b> (genus), Grav.	20	venustus, Tosq. ( <i>g. Cremastus</i> )	53
subcinctus, Först. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	trachynotus, Brauns ( <i>g. Atrometus</i> )	15	veraepacis, Cam. ( <i>g. Campoplex</i> )	46
subclavatum, Först. ( <i>g. Agrypon</i> )	17	transcaspicus, Kok. ( <i>g. Labrorychus</i> )	14	verbosum, Cress. ( <i>g. Anomalon</i> )	14
subdepressus, Thoms. ( <i>g. Tersilochus</i> )	60	transiens, Ratz. ( <i>g. Campoplex</i> )	44	vernalis, Szépl. ( <i>g. Temelucha</i> )	50
subfalcatus, Gmel. ( <i>g. Campoplex</i> )	44			versutus, Holmg. ( <i>g. Diaparsis</i> )	50



	Seite.		Seite.		Seite.
vestigator, Smith (g. <i>Ophion</i> )	31	vitticollis, North. (g. <i>Campoplex</i> )	46	xanthogaster, Brullé (g. <i>Campoplex</i> )	46
vicinum, var., Först. (g. <i>Anomalon</i> )	11	vittator, Smith (g. <i>Ophion</i> )	31	xanthopus, Grav. (g. <i>Heteropelma</i> )	7
vicinius, Prov. (g. <i>Campoplex</i> )	46	vivum, Cress. (g. <i>Anomalon</i> )	14	xanthopus, Holm. (g. <i>Diaparsis</i> )	59
vierecki, Cock. (g. <i>Porizon</i> )	62	vollenhoveni, Taschen. (g. <i>Henicospilus</i> )	27	xanthostoma, Brullé (g. <i>Campoplex</i> )	45, 46
vigilator, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	45	volubilis, Holmgr. (g. <i>Ophion</i> )	32	xanthum, Boie (g. <i>Anomalon</i> )	12
villosum, Grav. (g. <i>Anomalon</i> )	12	vulnerator, Panz. (g. <i>Pristomerus</i> )	48	xenocamptus, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	45
villosum, Tosq. (g. <i>Camposcopus</i> )	19			<b>Xiphosoma</b> (genus), Cress.	4
villosus, North. (g. <i>Campoplex</i> )	46	waimae, Ashm. (g. <i>Henicospilus</i> )	27	<b>Xiphosomella</b> (genus), Szépl.	4
vindex, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	43, 45	wüstneii, Kriechb. (g. <i>Ophion</i> )	30	<b>Xiphosominae</b> (subfam.), Szépl.	3
virginiensis, Cress. (g. <i>Pharsalia</i> )	3				
vitticolle, Cress. (g. <i>Xiphosoma</i> )	5	xanthaspis, Ashm. (g. <i>Anomalon</i> )	14	<b>Zachresta</b> (genus), Först.	47
vitticollis, Cress. (g. <i>Anomalon</i> )	12	xanthomelas, Brullé (g. <i>Anomalon</i> )	12	zonellus, Först. (g. <i>Campoplex</i> )	45

## ERKLÄRUNG DER ABBILDUNGEN

## TAFEL I

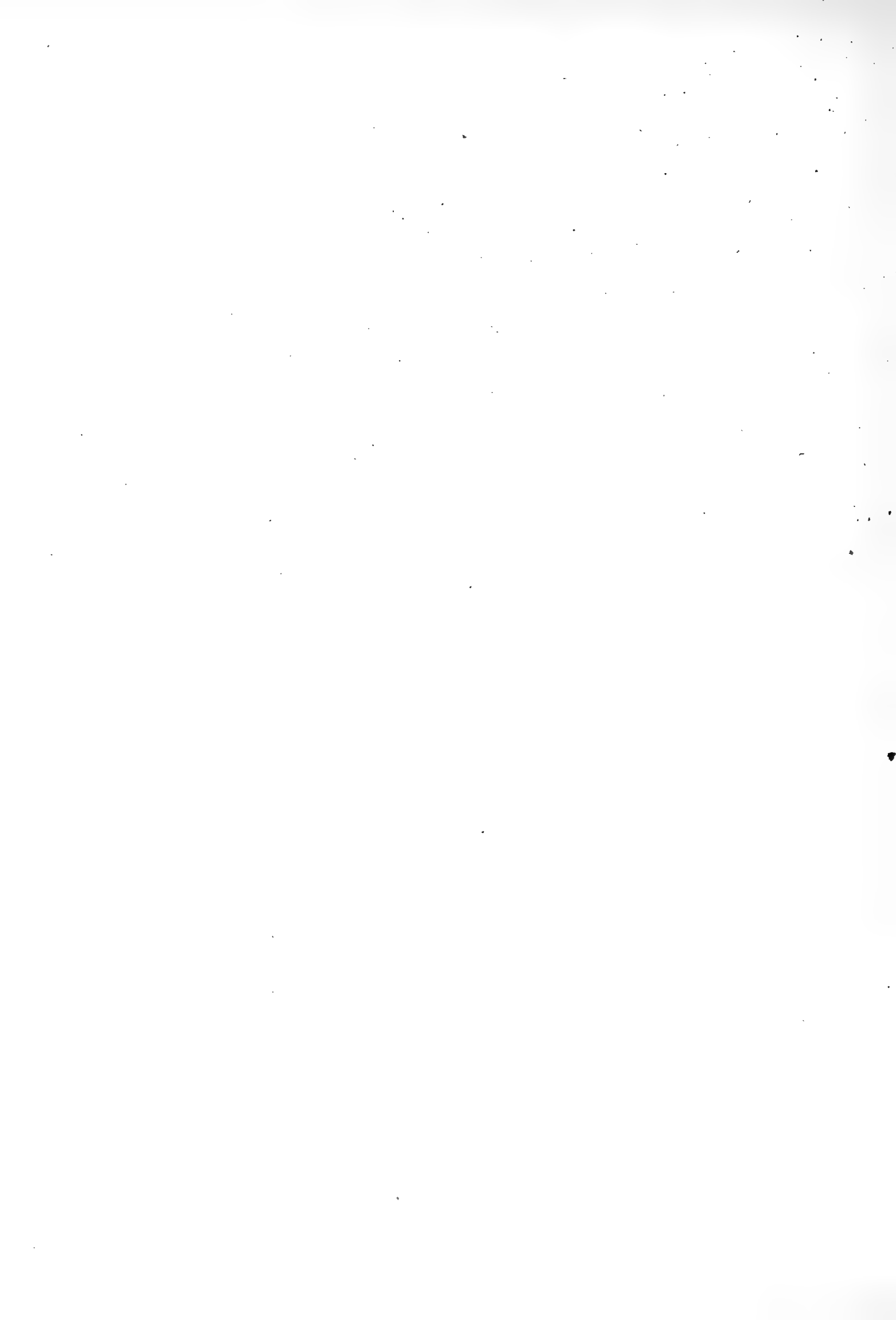
- Fig. 1. *Pharsalia fragilis*, Westwood. Vorder- und Hinterflügel.  
 2. *Xiphosomella brasiliensis*, mihi. Vorder- und Hinterflügel.  
 — 3. — — — — Hinterste Bein.  
 — 4. *Podogaster major*, mihi.  
 — 5. — — — — Vorderflügel.  
 6. *Habronyx japonicum*, Kriechbaumer.  
 — 7. *Hellwigia intermedia*, mihi. Vorderflügel.  
 — 8. — — — — Fühler.  
 9. *Agathophiona fulvicornis*, Westwood. Seitenansicht des Kopfes (nach Westwood).  
 — 10. — — — — Vorderflügel (nach Westwood).  
 — 11. — — — — Hinterflügel (nach Westwood).  
 — 12. *Dicamptus giganteus*, mihi. Vorderflügel.

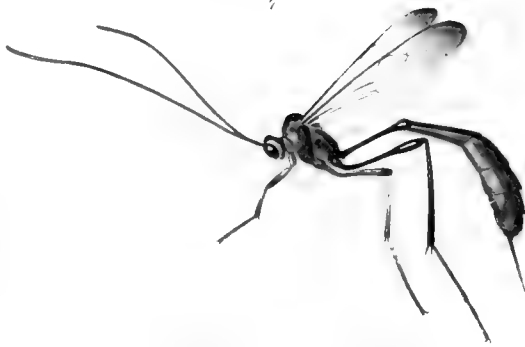
## TAFEL 2

- Fig. 13. *Macrophion fenestratus*, mihi.  
 — 14. — — — — Kopf von oben.  
 15. *Banchogastra nigra*, Ashmead. Vorder- und Hinterflügel (nach Ashmead).  
 — 16. *Pycnophion molokaiensis*, Ashmead (nach Ashmead).  
 17. *Macrophion ornatus*, mihi.  
 — 18. *Pristomerus orbitator*, Holmgren. Vorderflügel.  
 — 19. — — — — Hinterste Bein.  
 — 20. *Pseudocremastus radialis*, mihi. Vorderflügel.  
 — 21. *Paracremastus genalis*, mihi. Vorderansicht des Kopfes.  
 — 22. *Porizon harpurus*, Gravenhorst. Vorder- und Hinterflügel.

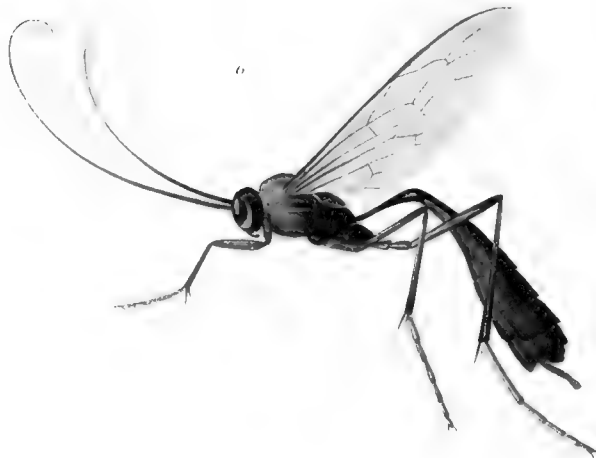
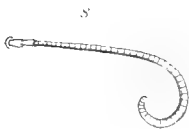
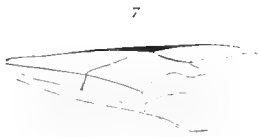
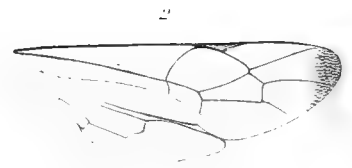
Abgeschlossen mit Vol. 40 (1903) des Zoological Record.

Budapest, 14. August 1905.

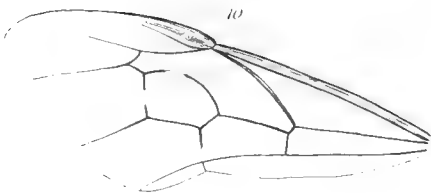




*Podogaster major Szépligeti*



*Habronyx japonicum Kriechbaumer*

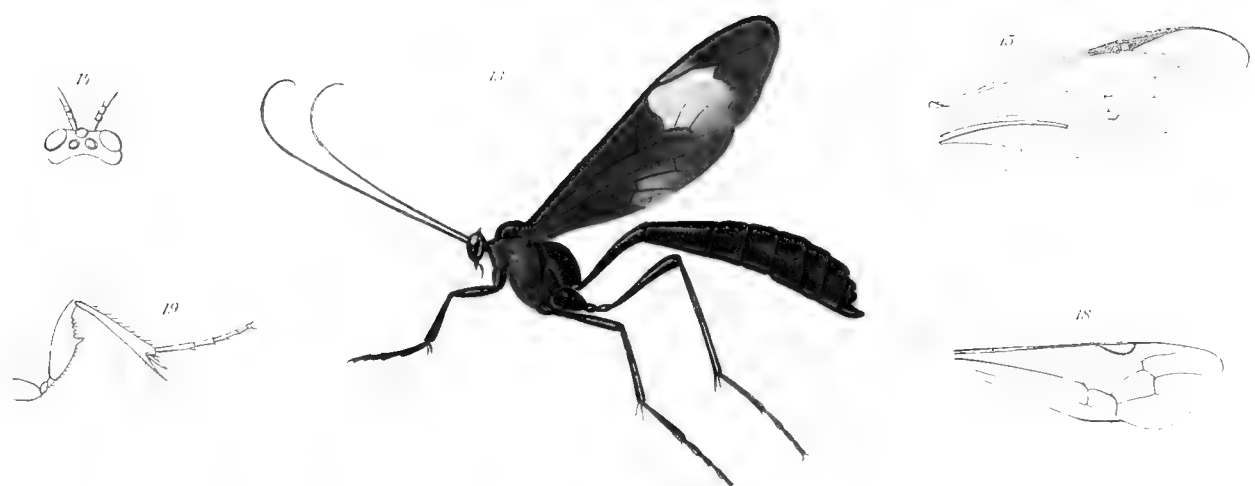


FAM. ICHNEUMONIDÆ

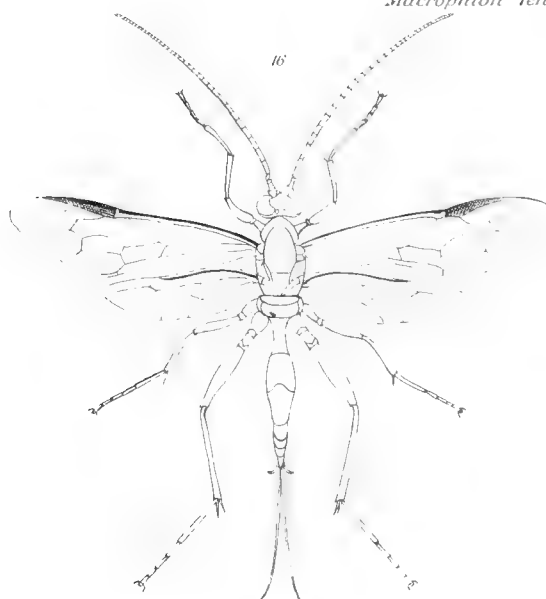
GRUPPE OPHIONOIDÆ

SUBFAM. PHARSALIINÆ-PORIZONTINÆ

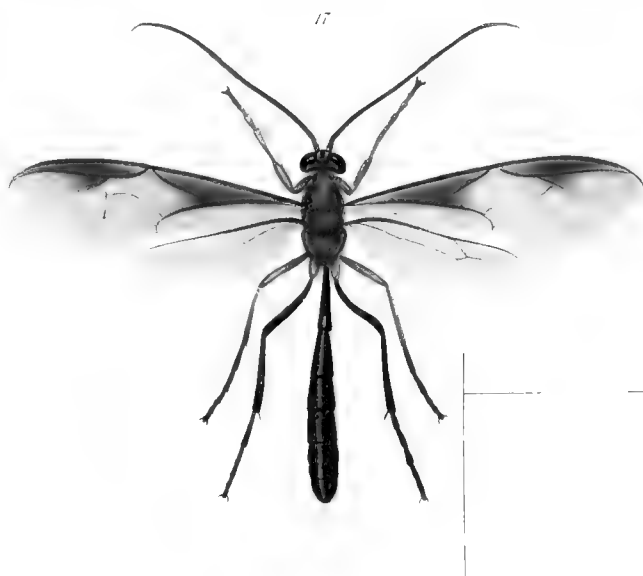




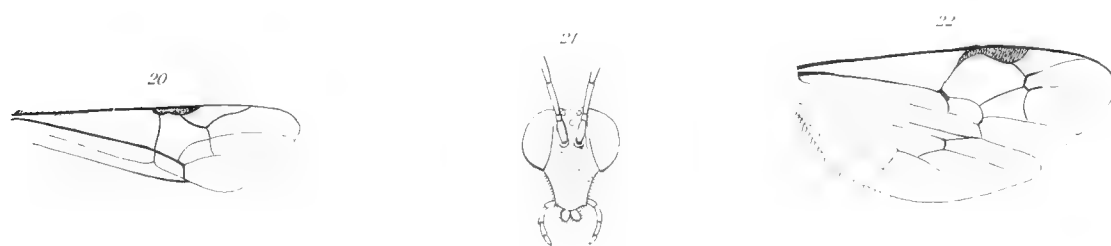
*Macrophion fenestratus Szépligeti*



*Pycnophion molokaiensis Ashmead*



*Macrophion ornatus Szépligeti*



FAM. ICHNEUMONIDÆ

GRUPPE OPHIONOIDÆ

SUBFAM. PHARSALIINÆ-PORIZONTINÆ



# COLEOPTERA

FAM. PAUSSIDÆ





# COLEOPTERA ADEPHAGA

## FAM. PAUSSIDÆ

par JULES DESNEUX

AVEC 2 PLANCHES COLORIÉES



LE premier représentant du groupe qui va nous occuper, fut décrit par Linné, en 1775, sous le nom de *Paussus microcephalus*. Quelques années après, Thunberg faisait connaître deux espèces nouvelles et en 1788, Swederus décrivait le genre *Cerapterus*, sans se douter toutefois qu'il eût des rapports avec *Paussus*.

Latreille, dans son *Histoire naturelle des Crustacés et des Insectes*, se borna à signaler les caractères « anormaux » de ce dernier genre, sans cependant créer pour lui de groupe distinct. Mais en 1805, Donovan dans ses *Insects of New Holland*, décrivit un nouveau « *Cerapterus* » et signala l'affinité de ce genre avec les *Paussus*; Latreille, suivant cette idée, réunit alors les deux coupes en une famille de *Paussili*, qu'il rangeait auprès des Bostrichides et des Scolytides.

Ce sont là les origines de la famille, mais le principal entomologiste dont les études sur les *Paussides* sont fondamentales, est le célèbre Westwood, qui, dès 1830, publia sur ces Insectes de nombreux travaux.

Westwood augmenta considérablement le nombre des espèces et il est l'auteur de la moitié des genres actuellement connus. Il publia une monographie en 1845 (1) et, jusqu'en 1874, il fit connaître des formes nouvelles.

Comme dans tous les domaines qu'il a abordés, le grand entomologiste anglais s'est montré d'une

(1) Arcana Entomologica, Vol. 2, 1845, p. 1.

remarquable exactitude dans ses études sur les Paussides. Tous ses genres sont des coupes presque irréprochables, mais il n'a pas réussi à les grouper dans un ordre naturel.

Pendant une vingtaine d'années encore, on se borna à des descriptions d'espèces, lorsqu'en 1885-86 parut le travail d'ensemble de Raffray : *Matériaux pour servir à l'étude des coléoptères de la famille des Paussides* (1), qui est une œuvre d'importance considérable.

Après une étude minutieuse de la morphologie, Raffray délimita dans la famille deux tribus (*Cerapterini*, *Paussini*) absolument naturelles, et il y rangea les genres dans un ordre qui, dans ma pensée, coïncide, à fort peu de chose près, avec l'idée que nous pouvons nous faire de l'évolution phylogénétique de ces remarquables coléoptères.

J'ai emprunté à ce travail les descriptions des mâchoires de la plupart des genres; il ne m'était pas possible, en effet, de mutiler des insectes aussi rares et dont beaucoup de ceux que j'ai pu étudier ne m'appartenaient pas.

Depuis Raffray, qui lui-même a décrit une vingtaine d'espèces, un bon nombre de formes nouvelles sont venues grossir la petite famille qui comprend maintenant 289 espèces.

L'événement le plus important fut la découverte du genre *Protoपाussus*, Gestro, décrit en 1892, constituant une forme essentiellement primitive, à antennes de onze articles, chez laquelle le faciès paussoïde se soupçonne à peine.

M. Gestro a publié récemment un *Catalogo sistematico dei Paussidi* (2), ce qui m'a épargné un long et peu agréable travail de compilation.

Qu'on veuille bien me permettre de remercier ici ceux dont l'aide infiniment aimable m'a facilité l'accomplissement de ce travail : M. le Dr Gestro, qui a bien voulu faire exécuter les figures de plusieurs espèces particulièrement intéressantes qu'il possède; M. Ch. O. Waterhouse, qui n'a pas hésité à m'envoyer de Londres un précieux *Merismoderus*; enfin M. H. E. Andrewes, qui m'a communiqué deux espèces intéressantes.

**Position des Paussides dans la classification.** — On conçoit aisément que des Insectes aussi spécialisés que les Paussides aient longtemps embarrassé les entomologistes quant à leurs relations avec les autres Coléoptères.

Aucune opinion réellement soutenable ne fut émise à ce sujet avant 1841, époque à laquelle Burmeister (3) découvrit les véritables affinités des Paussides : il les plaça dans ses Adéphages, immédiatement après les Carabiques.

Cette manière de voir, quoique basée sur de sérieux arguments, notamment la nervation alaire dont l'importance n'est plus aujourd'hui contestable, ne fut guère acceptée dans la suite : dès 1844, Lacordaire excluait les Paussides des Carnassiers terrestres.

Pendant près de quarante années, le rapprochement suggéré par Burmeister semble n'avoir été repris par personne.

En 1885 seulement, A. Raffray dans son travail d'ensemble sur la famille, admit en partie ces idées. Ses recherches l'amènèrent à conclure que : « les Paussides forment dans l'ordre des coléoptères un type assez anormal très tranché, ne pouvant être relié intimement à aucune famille, mais présentant avec les Carabiques plus d'analogies qu'avec aucune autre ».

Raffray reproche à Burmeister de vouloir rattacher trop intimement les Paussides aux Carabiques et il semble ne pas les accepter dans les Adéphages.

1) Nouv. Arch. Mus. Paris (2), 8, 1885, p. 307-350, pl. 15-101; idem o. 1886, p. 1-52.

2) Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), 20, 1894, p. 844-850.

3) Observations sur les affinités naturelles de la famille des Paussidae. Rev. & Mag. Zool. 1841, p. 1-15).

Actuellement, avec les matériaux nouveaux dont nous disposons, les recherches anatomiques subséquentes de Raffray lui-même et celles plus récentes de Escherich, la question peut être considérée comme définitivement résolue : Non seulement les Paussides ont avec les Carabiques plus d'analogies qu'avec aucune autre famille, comme disait Raffray, mais ils leur sont intimement unis, car ils en dérivent directement, leurs ancêtres étant à rechercher dans un groupe voisin des *Ozaenini*, qui — Raffray l'a montré — ont de nombreux caractères communs avec les Paussides.

Ces derniers peuvent être infiniment spécialisés, mais il n'est pas un seul de leurs caractères qui ne se puisse dériver de ceux des Carabiques. Je ne peux pas entrer ici dans le détail, je dirai seulement qu'anatomiquement l'analogie est extrême, le tube digestif, les organes génitaux ♂ et ♀, le système nerveux sont bâtis sur le même plan; extérieurement ce sont surtout les organes buccaux et les antennes qui sont le plus modifiés, les paraglosses ont disparu complètement, etc., les antennes subissent une réduction graduelle du nombre des articles et acquièrent en principe une surface considérable. Quant à l'abdomen il est du même type, mais plus spécialisé, les trois premiers segments ventraux étant totalement coalescents sans plus aucune trace de suture. Enfin la nervation alaire est essentiellement du même type.

Dans la classification naturelle, qui doit s'efforcer de refléter le mieux possible les relations de parenté des organismes, les Paussides suivent donc immédiatement les Carabiques, et constituent avec eux, les carnassiers aquatiques et quelques groupes moins importants, le premier sous-ordre des Coléoptères : les *Adéphages*.

## FAM. PAUSSIDÆ

**Paussili.** Latreille, Genera Crust. et Ins. Vol. 3, p. 1 (1807); Consid. gén., etc., p. 225 (1810).

**Paussides.** Leach, in Brewster, Edinburgh Encycl. Vol. 9, pars 1 (1815).

**Paussidæ.** Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 69 (1833); Arcana Ent. Vol. 2, p. 2 (1845); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 309 (1885).

**Caractères.** — Corps rectangulaire, en général assez peu allongé, presque toujours plus ou moins déprimé; rarement subcylindrique (*g. Hylotorus*).

*Tête* grosse en général, de forme variable, plus ou moins quadrangulaire ou subhexagonale, souvent plus étroite que le prothorax; en principe, étranglée en arrière en un cou plus ou moins net. Dans le genre *Hylotorus* seul, la tête reste très large en arrière et est enfoncée jusqu'aux yeux dans le prothorax. Vertex plus ou moins convexe, souvent avec des renflements ou des pores variables.

Le front et l'épistome, déterminent fréquemment en s'unissant une carène transversale.

*Labre* assez réduit, de forme variable, le plus souvent transverse, tronqué ou échancré antérieurement; parfois subtriangulaire.

*Yeux* latéraux, de développement variable, mais souvent grands et proéminents; arrondis ou ovales, très rarement légèrement échancrés, parfois entourés postérieurement par les tempes.

*Antennes* insérées antérieurement, sous la carène frontale quand elle existe; leurs points d'insertion rapprochés; de forme et de grandeur des plus variables: primitivement de onze articles, longues et à peine comprimées (*Protopaussus*); puis acquérant en principe une surface considérable, le premier article toutefois restant médiocre; très comprimées et élargies, de dix à six articles (*Cerapterini*), et alors les articles sont ou bien libres, réunis seulement par un nœud médian, cas le plus fréquent; ou bien, plus rarement, plus ou moins soudés sur toute leur largeur; dans les antennes de six articles, les cinq derniers sont toujours soudés; enfin de six ou deux articles (*Paussini*), dans le dernier cas, le second article formant une massue extraordinairement variable.

Dans le genre *Hylotorus*. Dalm., les antennes (qui ont deux articles) peuvent se replier dans une cavité frontale.

*Bouche* située à la face inférieure de la tête.

*Mandibules* courtes et robustes, plus ou moins fortement arquées.

*Mâchoires* ayant très fréquemment perdu le *lobe externe*; dans certains cas ce dernier subsiste, mais à des degrés de développement très différents : il peut être aussi long que le lobe interne, ou réduit à un rudiment : toujours étroit, il n'est jamais pluriarticulé (1).

*Lobe interne* des mâchoires plus ou moins allongé, généralement rectangulaire ou plus ou moins falciforme, fortement crochu à l'apex.

*Palpes maxillaires* en principe de quatre articles, primitivement assez grêles et allongés (*Protopaussini*, *Cerapterini*); s'épaississant et s'élargissant dans l'évolution, comprimés de façon à pouvoir occulter la cavité buccale (*Paussini*).

Dans les premiers genres des *Paussini*, apparaît un 5<sup>e</sup> article, généralement très petit, entre le basilaire et l'antépénultième. Cet article est une acquisition secondaire chez ces Paussides, c'est plutôt donc un « pseudo-article », qui, du reste, peut être tantôt visible, tantôt invisible suivant les individus, dans dans une même espèce. Il n'a l'importance réelle que dans le genre *Paussomorphus*, Raffr. où il est bien développé.

*Menton* transverse, très profondément et très largement échancré, le fond de cette échancrure présentant généralement une dent.

*Languette* cornée, de forme variable, généralement grande, souvent quadrangulaire, quelquefois ovale, rarement petite et allongée. Les paraglosses ont disparu complètement.

*Supports des palpes labiaux* grands, coalescents à la base seulement avec la languette, leur partie supérieure restant libre.

*Palpes labiaux* grands, de trois articles; plus ou moins robustes, décombants. Le dernier article est très variable, tantôt plus ou moins allongé, tantôt très élargi et aplati, tronqué antérieurement.

*Prothorax* très variable de forme, soit entier, et alors transversal ou plus ou moins cordiforme, parfois avec des expansions latérales; soit plus ou moins profondément bilobé par un sillon transversal.

*Scutellum* du mésothorax triangulaire, toujours très petit, parfois même invisible.

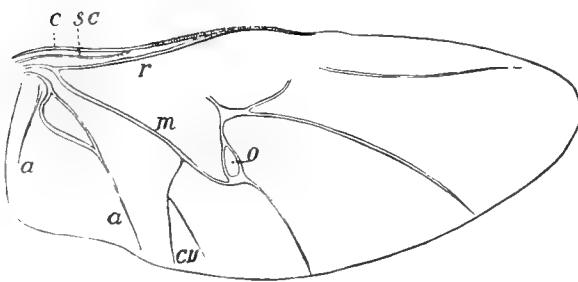


Fig. 1. — *Paussus spinicoxis*, Westwood.

*Aile postérieure.*

- |                           |  |
|---------------------------|--|
| <i>c</i> — Costale.       | <i>a</i> — Cellule dans l'espace radial. |
| <i>sc</i> — Sous-costale. | <i>cu</i> — Cubitus.                     |
| <i>r</i> — Radius.        | <i>a-a</i> — Nervures anales.            |
| <i>m</i> — Médiane.       |  |

*Elytres* grandes, laissant presque toujours le dernier segment dorsal de l'abdomen à découvert; leurs épipleures larges, se rétrécissant vers l'extrémité. Les élytres présentent toujours à l'angle apical externe un bourrelet plus ou moins saillant.

*Ailes postérieures* toujours bien développées; la nervation du type adéphage.

La costale (*c*), la sous-costale (*sc*) et le radius (*r*) sont simples et rapprochés, se réunissant avant le milieu du bord antérieur, en formant un tronc strié transversalement, qui s'arrête vers le deuxième tiers.

La médiane (*m*) s'individualise à quelque distance de la base, se courbe vers le bas, mais n'atteint pas le bord postérieur de l'aile. Une branche émise par le radius se prolonge à peu près à égale distance de la médiane et du bord

(1) La structure des mâchoires du genre *Protopaussus* est inconnue.

antérieur. Cette branche intermédiaire est réunie à la médiane par une nervure transverse double, limitant une cellule oblongue (o).

Le cubitus (*cu*), très réduit, est bifurqué. La première anale (*a*) est forte et présente à la base une ramification qui la rejoint bientôt, enclosant un espace allongé. Il y a une deuxième anale très réduite.

*Prosternum* petit; épimères très petits, épisternums très développés.

*Mésosternum* assez grand, à peine étiré inférieurement au milieu, les hanches étant contiguës; épimères fort petits, épisternums grands, obliques.

*Métasternum* grand, sans prolongement, ni antérieur ni postérieur; épimères fort réduits; épisternums grands, plus ou moins allongés.

*Hanches* toutes contiguës, les antérieures et les intermédiaires plus ou moins globuleuses, un peu saillantes, les postérieures transverses.

*Trochanters* grands, bien développés.

*Cuisses* généralement plus ou moins comprimées, parfois très courtes et très larges; plus rarement subfusiformes. Les cuisses postérieures sont généralement plus comprimées que les antérieures et les intermédiaires. Le bord inférieur de la cuisse offre souvent une rainure, soit seulement vers son extrémité, soit sur toute sa longueur, rainure dans laquelle peut se loger le tibia. Cette disposition ne se rencontre que dans des pattes comprimées.

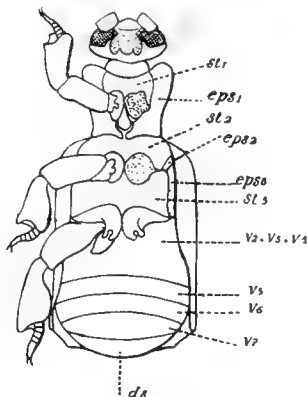


Fig. 2.

**Arthropterus brevis**, Westwood.  
Face inférieure (d'après Raffray)

*st1* prosternum, *st2* mesosternum, *st3* métasternum; *eps1*, *eps2*, *eps3* épisternums du pro-, du méso-, du métathorax; *V2 + V3 + V4* premier segment ventral, *V5*, *V6*, *V7*, les trois suivants; *ds* le dernier segment dorsal.

*Tibias* tantôt minces et allongés, surtout les antérieurs et les intermédiaires, tantôt comprimés, parfois très larges et très comprimés, leur bord postérieur étant alors excavé pour loger les tarses, au moins en partie.

Parfois, les pattes postérieures sont plus ou moins fortement comprimées et élargies, les antérieures et les intermédiaires grêles, et parfois notablement plus longues.

*Tarses* toujours de cinq articles variables de forme, mais toujours entiers — sauf chez *Homopterus aequatoriensis*, Wasm. où les 3<sup>e</sup> et 4<sup>e</sup> articles sont largement bilobés.

Chez les ♂ de plusieurs genres, les premiers articles des tarses sont plus ou moins fortement élargis, pourvus de brosses en dessous. Le cinquième article est allongé, parfois plus long que l'ensemble des précédents, avec deux forts crochets simples à son extrémité.

*Abdomen* montrant huit segments dorsaux et quatre ventraux, répondant à la formule suivante :

$$\frac{D_1, D_2, D_3, D_4, D_5, D_6, D_7, D_8}{[V_2 + V_3 + V_4], V_5, V_6, V_7}$$

La première plaque ventrale est très grande et ne présente pas de trace visibles de suture.

Il y a 8 paires de *stigmata* abdominaux (1).

Les Paussides ont quatre tubes de Malpighi.

Ils possèdent tous un appareil détonant; dans la sécrétion émise par cet organe, Loman et plus tard Escherich ont reconnu la présence d'Iode libre (2). Leurs larves sont inconnues. (3)

L'anatomie est assez bien connue depuis les recherches de Raffray (4) et d'Escherich (5). On

(1) 7 d'après Raffray.

(2) J. C. Loman, *Freies Jod als Drüsensecret* (Tijdschr. Ned. Dierk. Ver. (2), Vol. 5, p. 100-108 (1887); K. Escherich, *Zur Naturgeschichte von Paussus Favieri*, Fairmaire, K. K. Zool. Bot. Gesell. p. 278 (1899).

(3) Erichson a décrit une larve qui pourrait être celle d'un Pausside, mais la chose n'a aucun caractère de certitude. (*Archiv für Naturg* Vol. 13, p. 275 (1847).

(4) A Raffray, *Recherches anatomiques sur le Pentaplatarthrus paussoides*, Westwood, *Nouv. Arch. Mus. Paris* (3), Vol. 4, p. 81-102, pl. 13 (1802).

(5) K. Escherich, *Zur Anatomie und Biologie von Paussus turcius*, Friv. (Zool. Jahrb. Syst. Vol. 12, p. 27-70, pl. 2 (1898).

connaît plusieurs Paussides fossiles, tous tertiaires. Ils appartiennent soit à des genres encore actuellement vivants, soit à des genres éteints.

**Biologie.** — Les caractères adaptatifs extraordinaires que présentent les Paussides, et qui leur donnent un aspect si original, attachent un intérêt considérable à la connaissance de leur biologie.

Malheureusement, les données positives que nous possédons sur ce sujet sont fort restreintes.

Un fait paraît certain, en tous cas, c'est que les Paussides sont des coléoptères franchement *myrmécophiles*. Je crois qu'on peut admettre, avec M. Wasmann, qu'ils sont *tous* des « *gesetzmässige Ameisengäste* ».

Mais, comme les caractères morphologiques le montrent, l'adaptation à la vie myrmécophile n'est pas pour tous aussi caractérisée.

Comme le dit Wasmann, tous les Paussini notamment, sont, d'après leurs caractères adaptatifs, des « *echte Gäste (Symphilen)* », tandis que les trois premiers genres des *Cerapterini* (*Homopterus*, *Cerapterus*, *Arthropterus*) semblent ne pas avoir des rapports aussi intimes avec les fourmis.

M. Wasmann, dont les recherches sur les Myrmécophiles et les Termitophiles sont universellement connues, a cherché à établir théoriquement l'adaptation graduelle des Paussides à la vie myrmécophile.

Je regrette de ne pouvoir exposer ici les idées très intéressantes de mon savant collègue, car elles exigent des développements qui nous entraîneraient beaucoup trop loin. Je dois me contenter de renvoyer le lecteur aux travaux originaux sur la question (1).

#### TABLEAU DES TRIBUS

La famille comprend trois groupes naturels principaux :

1. *Antennes de onze articles, à peine sensiblement comprimées* . . . . . Tribu PROTOPAUSSINI, Gestro.
2. *Antennes de dix à deux articles, toujours comprimées et élargies plus ou moins fortement, du reste très variables.*
  - a) *Palpes labiaux et maxillaires grands, libres, laissant toujours la cavité buccale libre inférieurement. Antennes de 10 à 6 articles* . . . Tribu CERAPTERINI, Raffray.
  - b) *Palpes labiaux et maxillaires raccourcis et épaissis, occultant complètement la cavité buccale au repos. Antennes de 6 à 2 articles* . . . Tribu PAUSSINI, Raffray.

### I. TRIBU PROTOPAUSSINI, GESTRO

**Protopaussini.** Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, 2, Vol. 12, p. 707 (1892).

**Caractères.** — Antennes de *onze* articles, longues, à peine sensiblement comprimées. Palpes grands et libres, non comprimés; labiaux de 3 articles, maxillaires de 4.

### I. GENUS PROTOPAUSSUS, GESTRO

**Protopaussus.** Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 706 (1892).

**Caractères.** — Corps allongé, déprimé. Tête grande, plus large que longue, étranglée en arrière en un cou très court.

(1) E. Wasmann. Die moderne Biologie und die Entwicklungstheorie (Freiburg, i. B. 1904).  
 Id. Neue Beiträge zur Kenntniss der Paussiden (Notiz. Leyd. Mus. Vol. 25, 1904, p. 1-82, pl. 1-6).  
 Id. Zur näheren Kenntniss des echten Gästeverhältnisses bei den Ameisengästen und Termitengästen (Biol. Centralbl. 25 1905, p. 252-258).

Yeux assez grands, subhémisphériques; pouvant présenter (*P. Feae*) une légère échancrure postérieure.

Antennes longues et à peine comprimées, de onze articles libres, le premier allongé; le deuxième plus court que les adjacents, plus ou moins arrondi; le troisième plus ou moins nettement subconique, les suivants plus courts, subégaux entre eux; le dernier allongé, arrondi à l'apex.

Mandibules fortement arquées, à extrémité très aiguë.

Palpes maxillaires de quatre articles, le premier assez court, subcylindrique; le deuxième plus long, très légèrement subconique; le suivant de même forme mais plus grand; le dernier plus long, subfusiforme, atténué à l'extrémité.

Langnette grande, ovale, pourvue de soies à l'apex.

Palpes labiaux de trois articles, le premier petit, le deuxième plus grand, subcylindrique, le troisième à peu près double du second, atténué vers l'extrémité et légèrement subtronqué.

Prothorax très caractéristique, un peu plus long que large, dilaté à droite et à gauche en une forte expansion se terminant en un appendice dirigé en arrière et atténué à l'apex où il porte une touffe de poils.

Elytres allongées, à côtés parallèles, recouvrant entièrement l'abdomen. Les épaules sont fortement accentuées, très proéminentes, embrassant la partie postérieure du prothorax et venant presque toucher l'extrémité de l'appendice latéral de celui-ci.

Pattes assez courtes, un peu comprimées, tibias sans éperons.

Ce genre remarquable constitue par ses antennes de onze articles longues et minces, un type absolument primitif, qui ne saurait cependant être considéré comme l'ancêtre du groupe suivant. Un caractère cœnogénétique marqué est la présence de touffes de poils sécrétoires au prothorax.

**Distribution géographique des espèces.** — Deux espèces asiatiques: l'une de Birmanie, l'autre de Chine. N'ont pas été trouvées en compagnie de fourmis.

1. *P. Feae*, Gestro. Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 707, fig. (1892) (Birmanie). — **Pl. I, Fig. I, Ia.**

*Feae*, Fea, ibidem, Vol. 37, p. 584, f. 24 (1897).

2. *P. Walkeri*, Waterhouse. Trans. Ent. Soc. Lond. 1897, p. 391, fig. (Chine).

## 2. TRIBU CERAPTERINI, RAFFRAY

**Cerapterini.** Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 335 (1885).

**Caractères.** — Antennes de dix à six articles, fortement comprimées et élargies. Palpes labiaux et maxillaires grands et libres, n'occultant jamais la cavité buccale.

### TABLE DES GENRES.

1. — *Antennes de dix articles, tous libres, réunis seulement par un nœud médian. Palpes labiaux très robustes, à troisième article très élargi, tronqué et excavé à l'extrémité.*  
*Troisième article des palpes labiaux très large, peu rétréci en arrière, trapézoïdal; deuxième grand, beaucoup plus large que long, subtriangulaire.* . . . . . GENUS HOMOPTERUS, Westwood.  
*Troisième article des palpes labiaux assez rétréci en arrière, triangulaire; le deuxième, petit, subconique.*

- Prothorax toujours notablement plus large que long, à côtés arrondis. Deuxième article des palpes maxillaires nettement plus long que le troisième.* . . . . . Genus CERAPTERUS, Swederus.
- Prothorax plus ou moins cordiforme, rétréci en arrière. Deuxième article des palpes maxillaires subégal au 3<sup>e</sup>* . . . . . Genus ARTHROPTERUS, Mac Leay.
2. — *Antennes de dix à six articles, du deuxième au dernier soudés ensemble. Palpes labiaux un peu plus robustes que les maxillaires, à troisième article peu élargi et légèrement tronqué à l'extrémité.*
- Antennes de dix articles.* . . . . . Genus PLEUROPTERUS, Westwood.
- Antennes de six articles.* . . . . . Genus PENTAPLATARTHURUS, Westwood.

## I. GENUS HOMOPTERUS, WESTWOOD

**Cerapterus**, Subgen. **Homopterus**. Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 18, p. 584 (1841); Arcana Ent. Vol. 2, p. 9 (1845).

**Homopterus**. Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 335 (1885).

**Neopaussus**. Thomson, Mus. Scient. 1860, p. 68.

**Caractères.** — Corps rectangulaire, plus ou moins allongé, déprimé. Tête plus ou moins transverse, au moins aussi large que le prothorax. Yeux grands, arrondis et proéminents.

Antennes de dix articles, le premier assez petit, subquadrangulaire ou globuleux, les suivants comprimés, fortement transverses, du 3<sup>e</sup> au 9<sup>e</sup> subégaux, le dernier plus grand, à peu près égal aux deux précédents réunis, arrondi à l'apex.

« Mâchoires à un seul lobe, falciformes, fortement crochues au sommet, sans dents ni soies ».  
(Raffray).

Palpes maxillaires de quatre articles, les trois premiers subconiques, le deuxième plus grand que les adjacents; le dernier le plus long, un peu plus étroit que les précédents, oblong, atténué à l'extrémité.

Palpes labiaux très robustes, décombants; de trois articles, le premier petit, renflé; le deuxième très élargi, mais assez court, transversalement subtriangulaire; le troisième le plus grand, plus large que long, subtrapézoïdal, tronqué à l'extrémité où il est assez largement et profondément excavé. Languette assez petite, cornée, rétrécie antérieurement, l'extrémité avec un faisceau de soies.

Prothorax subcordiforme et un peu plus étroit que la tête; ou bien presque transverse, un peu rétréci en arrière, et aussi large que la tête.

Pattes plus ou moins courtes et épaisses, comprimées; tibias excavés à l'apex, pour loger les tarsi.

Tarsi courts et robustes, du premier au quatrième courts, coniques, garnis de soies inférieurement. Chez *H. aequatoriensis*, les 3<sup>e</sup> et 4<sup>e</sup> articles des tarsi sont fortement élargis et bilobés.

Ce genre, caractérisé par ses organes buccaux, est nettement allié aux deux suivants.

**Distribution géographique des espèces.** — Ce genre comprend deux espèces propres à l'Amérique méridionale, où ils sont les seuls représentants de la famille. Leur biologie est complètement inconnue.

1. *H. aequatoriensis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, 1899, p. 33, pl. 3, f. 1, 1a (Ecuador).

2. *H. brasiliensis*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 18, p. 584, pl. 39, f. C a-n; Arcana Ent. Vol. 2, p. 9, pl. 50, f. 2 (1845) (Brésil). — **Pl. I, Fig. 2, 3, 3<sup>a</sup>.**

*brasiliensis*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 17, f. 4-6 (1885).

## 2. GENUS CERAPTERUS, SWEDERUS

**Cerapterus**. Swederus, Kongl. Vet. Akad. Handl. Vol. 9, p. 203 (1788); Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 6 (1845); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 336 (1885).



**Orthopterus.** Westwood (*subgenus*), Ent. Mag. Vol. 5, p. 502 (1838).

**Euthysoma.** Thomson, Mus. Scient. Vol. 2, p. 68 (1860).

**Caractères.** — Corps assez large et épais, plus ou moins ramassé. Tête plus large que longue, plus étroite que le prothorax, munie d'un cou cylindrique court. Yeux très gros et proéminents, globuleux.

Antennes de *dix* articles libres, très larges; premier article plus long que les suivants, mais de moitié plus étroit, subquadrangulaire; les suivants très comprimés et élargis, beaucoup plus larges que longs, du 2<sup>e</sup> au 9<sup>e</sup> subégaux, le dernier beaucoup plus grand, arrondi à l'apex.

« Mâchoires à deux lobes; interne grand, corné, falciforme, fortement recourbé en crochet à l'extrémité, avec la tranche interne garnie de fortes dents aiguës; lobe externe presque aussi long que l'interne, semi-membraneux, étroit, cultriforme » (Raffray) (1).

Palpes maxillaires de quatre articles : le premier plus court que le deuxième, le troisième notablement plus court que les adjacents, le dernier plus long, atténué à l'extrémité.

Palpes labiaux très robustes, de trois articles : le premier petit, plus large que long, le deuxième assez grand, élargi antérieurement, subconique, le troisième très grand, subtriangulaire, tronqué antérieurement où il présente une excavation assez profonde.

« Languette grande, spatuliforme, concave en dessus, où elle est garnie de soies courtes épineuses, avec quelques autres soies très déliées et très longues à l'extrémité. » (Raffray).

Prothorax assez court, notablement plus large que long, les côtés arrondis.

Pattes courtes et très comprimées, très larges; tibias excavés pour loger les tarsi en partie.

Les quatre premiers articles des tarsi courts; chez la ♀ à peine plus larges que le cinquième, chez le ♂ fortement dilatés transversalement et garnis de brosses inférieurement.

**Distribution géographique des espèces.** — Ce genre comprend deux groupes assez distincts; le plus nombreux est propre à l'Afrique et compte une douzaine d'espèces; l'autre est asiatique, avec deux espèces.

#### Espèces africaines :

1. *C. concolor*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. (2), p. 55 (1849) (Natal, Transvaal, Dar-es-Salam).  
*concolor*, Kolbe, Die Käf. Deutsch-Ost-Afrika, p. 84 (1897).  
*concolor*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 51, p. 246 (1890).  
*concolor*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 7, pl. 1, f. 1 (1904).
2. *C. Denoiti*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 36 (1899) (Uganda).
3. *C. hottentottus*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 297 (1896) (N'Gami).
4. *C. laceratus*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 52, p. 388 (1891) (Afrique méridionale).  
*laceratus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 74 (1904).
5. *C. Lafertei*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. (2), p. 55 (1849); Thes. Ent. Ox. p. 74, pl. 15, f. 11 (Rio Grande [Afr. occid.], Congo).
6. *C. liberiensis*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 819 (1901) (Liberia).  
*C. Lafertei*, Dohrn (nec Westwood), Stett. Ent. Zeit. Vol. 37, p. 342 (1876); Vol. 45, p. 39 (1884); Vol. 51, p. 246 (1890).
7. *C. longipennis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 35 (1899) (Tanganijka).
8. *C. molicellus*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 41, p. 151 (1880); Vol. 46, pl., f. 11, 11a (1885) (Lagos, Guinée).
9. *C. myrmidonum*, Kolbe, Ent. Nachr. 22, p. 297 (1896) (Niam-Niam).
10. *C. Smithi*, Mac Leay, Ill. Afr. Annul. p. 74, pl. 4, f. 1 (Afrique méridionale).  
*Smithi*, Westwood, Arcan. Ent. Vol. 2, p. 7, pl. 49, f. 4; Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 407 (1884); Vol. 51, p. 246 (1890); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 11-17, 30, 31; pl. 17, f. 7-10 (1885).  
*concolor*, var. Schaum, Wieg. Arch. Naturg. Vol. 2, p. 169 (1850).

(1) Une erreur typographique fait dire à Raffray, dans son texte original, lobe externe pour lobe interne et vice-versa.

11. *C. Ståli*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 73, pl. 15, f. 10 (1874) (Afrique).  
 12. *C. Stuhlmanni*, Kolbe, Stett. Ent. Zeit, Vol. 56, p. 351 (1895); Die Käf. Deutsch-Ost.-Afr. p. 85 (1897) (Zanzibar).  
 13. *C. trinitatis*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 296 (1896); Die Käf. Deutsch-Ost.-Afr. p. 85 (1897) (Usambara).

**Espèces asiatiques :**

14. *C. Horsfieldi*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 672 (1833); Arcana Ent. Vol. 2, p. 7, pl. 49, f. 2 (Java). — **Pl. I, Fig. 4.**  
*Horsfieldi*, Atkinson, Cat. Ins. Orient. Reg. p. 159; Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 820 (1901).  
*quadrimaculatus*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 18, p. 582 (1841); Arcana Ent. Vol. 2, f. 7, pl. 49, f. 3; Loman, Tijdschr. Nederl. Dierk. Ver. (2), Vol. 1, p. 105 (1887); Journ. R. Micr. Soc. p. 581 (1887).  
 15. *C. latipes*, Swederus, Vetensk. Acad. Handl. Vol. 9, p. 203, pl. 6, f. 1 (1788) (Ceylon, Bengale).  
*latipes*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 6, pl. 49, f. 1; Atkinson, Cat. Ins. Or. Region, p. 159.

### 3. GENUS ARTHROPTERUS, MAC LEAY

**Cerapterus**, subgen. **Anthropterus**. Mac Leay, Smith. Illustr. Afr. Annul. p. 75 (1838); Westwood, Arcana Ent. 2, p. 7 (1845).

**Anthropterus**. W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, 2, 1873, p. 337; Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), 8, p. 337 (1885).

**Phymatopterus**. Westwood (*subgenus*), Ent. Mag. 5, p. 503 (1838); Arcana Ent. 2, p. 9 (1845).

**Caractères.** — Corps plus ou moins allongé, en général non ramassé, déprimé. Yeux grands, arrondis et proéminents. Antennes de dix articles libres, plus ou moins allongées et élargies; premier article quadrangulaire, plus long mais plus étroit que les suivants, ceux-ci comprimés et élargis, du 2<sup>e</sup> au 9<sup>e</sup> subégaux, transverses, le 10<sup>e</sup> plus grand, arrondi à l'apex. « Mâchoire à un seul lobe grand, allongé, tronqué au sommet, sans crochet, mais garni de six dents fortes, recourbées » (Raffray).

Palpes maxillaires longs, de quatre articles; le premier un peu plus long que le suivant, les deuxième et troisième subégaux, subconiques; le dernier beaucoup plus long, atténué et tronqué à l'extrémité.

Palpes labiaux robustes, de trois articles, les premier et deuxième articles subconiques, le dernier très grand, plus ou moins largement subtriangulaire, à extrémité tronquée et excavée. Languette petite, retrécie antérieurement, subtriangulaire.

Prothorax quadrangulaire ou subcordiforme, plus ou moins rétréci en arrière, tantôt plus large, tantôt plus étroit que la tête. Elytres allongées, à côtés parallèles.

Pattes variables, assez longues ou courtes, plus ou moins épaisses et comprimées, tibias avec ou sans éperons, quelquefois excavés pour loger les tarses. Tarses allongés, les quatre premiers articles dilatés et garnis de brosses chez le ♂, non élargis chez la ♀.

**Distribution géographique des espèces.** — Genre essentiellement d'Australie qui en possède près de cinquante espèces. On connaît, en outre, quatre espèces d'Afrique, qui ont un faciès assez différent de celui de leurs congénères d'Australie.

Une espèce australienne, *Arthropterus brevis* Westw., a été trouvée dans les nids de *Ectatomma metallicum*.

**Espèces africaines :**

1. *A. Feae*, Gestro, Bull. Soc. Ent. Ital. Vol. 34, p. 33 (1902) (Guinée). — **Pl. I, Fig. 7.**  
 2. *A. Kirbyi*, Westwood, Proc. Ent. Soc. Lond. 1864, p. 189; Thes. Ent. Ox. p. 79, pl. 16, f. 1 (1874) (Natal).

3. *A. pallidus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, pp. 6, 14, 37 (1886) — Vol. 8, pl. 19, f. 2 (1885) (Abyssinie).  
 4. *A. senegalensis*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 820 (1901) (Sénégal).  
*pallidus*, Raffray (partim), Nouv. Arch. Mus. (2) Vol. 9, p. 15 (1886).

#### Espèces australiennes :

5. *A. Adelaideae*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 347 (1873) (Australie mérid.).  
 6. *A. angulatus*, W. Mac Leay, idem, Vol. 2, p. 346 (1873) (Australie, Gayndah, Melbourne).  
*angulatus*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 20, p. 303 (1884).  
*Melbournii*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 77, pl. 15, f. 5 (1874).  
 7. *A. angulicornis*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 342 (1873) (Australie, Moreton Bay).  
 8. *A. attenuatus*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 829 (1901) (Australie).  
 || *subcylindricus*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 76, pl. 15, f. 2 (1874) (nec W. Mac Leay 1873).  
 9. *A. bisinuatus*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 341 (1873) (Australie : Sydney).  
 10. *A. brevicollis*, W. Mac Leay, idem, Vol. 2, p. 351 (1873) (Australie : N. S. Wales).  
 11. *A. brevis*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1850, p. 101; Ann. Nat. Hist. Vol. 7, p. 491 (1851); Thes. Ent. Ox. pl. 15, f. 6 (Australie).  
*brevis*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 1; pl. 16, f. 21; pl. 17, f. 11-13 (1885).  
 12. *A. cylindricollis*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 340 (1873) (Australie : Rockhampton).  
 13. *A. darlingensis*, W. Mac Leay, idem, Vol. 2, p. 349 (1873) (Australie : Darling River).  
 14. *A. denudatus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. 2, 1849, p. 56; Thes. Ent. Ox. p. 76, pl. 15, f. 1 (1874) (Australie : Fiume Mundarra).  
*denudatus*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 20, p. 304 (1884).  
*angusticornis*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 154 (1873).  
 15. *A. depressus*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 350 (1873) (Australie : Tweed River).  
 16. *A. distinctus*, Thomson, Mus. Scient. 1860, p. 69 (Australie).  
*Mac Leayi*, Westwood, Trans. Ent. Soc. 2, p. 95, pl. 10, f. 7.  
 17. *A. elongatulus*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, 1871, p. 154 (Australie, Gayndah).  
*elongatulus*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 79 (1874).  
 18. *A. foveicollis*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 347 (1873) (Australie : Sydney).  
 19. *A. foveipennis*, Blackburn, Trans. Roy. Soc. S. Austr. Vol. 15, p. 24 (1892) (Australie méridionale).  
 20. *A. hirtus*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 349 (1873) (Australie, Monaro).  
 21. *A. Hopei*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 8, pl. 50, f. 5 (1845) (Adélaïde).  
 22. *A. Howitti*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 351 (1873) (Australie : Victoria).  
*Howitti*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 77, pl. 15, f. 4 (1874).  
 23. *A. humeralis*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 344 (1873) (Austr. : Wellington).  
 24. *A. Kingi*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, 1871, p. 154 (Australie, Gayndah).  
*Kingi*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 78 (1874).  
 25. *A. latipennis*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 352 (1873) (Australie méridionale).  
 26. *A. Mac Leayi*, Donovan, Ins. Nov. Holl. pl. 3 (Australie).  
*Mac Leayi*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 8, pl. 50, f. 4 (1845).  
 27. *A. Mastersi*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, 1871, p. 153 (Australie, Gayndah).  
*Mastersi*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 78 (1874).  
 28. *A. montanus*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 343 (1873) (Australie).  
 29. *A. nigricornis*, W. Mac Leay, idem, Vol. 2, p. 343 (1873) (Australie, Wide Bay).  
 30. *A. occidentalis*, Blackburn, Trans. R. Soc. S. Australia, Vol. 15, p. 25 (1892) (Australie occidentale).  
 31. *A. Odewahni*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 348 (1873) (Australie méridionale).  
 32. *A. ovicollis*, W. Mac Leay, idem, Vol. 2, p. 345 (1873) (Australie méridionale).  
 33. *A. parallelocerus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1850, p. 100; Ann. Nat. Hist. Vol. 7, p. 491 (1851); Thes. Ent. Ox. p. 77, pl. 15, f. 9 (1874) (Australie).  
 34. *A. piccus*, Westwood, Ent. Mag. Vol. 5, p. 503; Arcana Ent. Vol. 2, p. 9, pl. 50, f. 3 (1845) (Australie).  
*piccus*, Lacordaire, Gen. Col. Atl. pl. 14, f. 1; Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 16, f. 4 (1885).

35. *A. picipes*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 343 (1873) (Australie méridionale).  
 36. *A. politus*, W. Mac Leay, idem, Vol. 2, p. 352 (1873) (Australie, Liverpool Plains).  
 37. *A. punctatissimus*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 75, pl. 15, f. 3 (1874) (Australie, Adelaide).  
 38. *A. puncticollis*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 347 (1873) (Australie, Liverpool Plains).  
 39. *A. quadricollis*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 75, pl. 15, f. 8 (1874) (Australie, Adelaide).  
 40. *A. Riverinae*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 342 (1873) (Australie, Low. Murrumbidgee).  
 41. *A. rockhamptonensis*, W. Mac Leay, idem, Vol. 2, p. 350 (1873) (Australie, Rockhampton).  
 42. *A. scutellaris*, W. Mac Leay, ibidem, Vol. 2, p. 348 (1873) (Australie méridionale).  
 43. *A. subampliatu*s, W. Mac Leay, ibidem, Vol. 2, p. 344 (1873) (Australie).  
 44. *A. subcylindricus*, W. Mac Leay, ibidem, Vol. 2, p. 346 (1873) (Australie, Bogalong).  
 45. *A. subsulcatus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 56 (Australie, K. Georg. Sound).  
 46. *A. Turneri*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 341 (1873) (Australie méridionale).  
 47. *A. Waterhousei*, W. Mac Leay, idem, Vol. 2, p. 341 (1873) (Australie méridionale).  
 48. *A. Westwoodi*, W. Mac. Leay, ibidem, 1871, p. 153 (Australie).  
     *Westwoodi*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 78 (1874).  
 49. *A. Wilsoni*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 55; Thes. Ent. Ox. p. 75, pl. 15, f. 7 (1874) (Australie, Adelaide). — **Pl. I, Fig. 6.**  
 50. *A. Wyanamattae*, W. Mac Leay, Trans. Ent. Soc. N. S. Wales, Vol. 2, p. 345 (1873) (Australie, Camden).

#### 4. GENUS PLEUROPTERUS, WESTWOOD

**Cerapterus**, subgen. **Pleuropterus**. Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 18, p. 585 (1841);  
 Arcana Ent. Vol. 2, p. 9 (1845).

**Pleuropterus**. Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 338 (1885).

**Heteropaussus**. Thomson, Mus. Scient. Vol. 2, p. 70 (1860).

**Caractères.** — Corps assez allongé, peu déprimé. Tête toujours plus étroite que le thorax. Yeux gros et globuleux, proéminents.

Antennes de dix articles, assez longues, comprimées. Le premier article libre, quadrangulaire, plus étroit que les suivants; ceux-ci comprimés et élargis, et soudés ensemble; le deuxième prolongé en pointe du côté externe; les suivants, jusqu'au neuvième, subégaux en longueur; le dernier plus long que les précédents, arrondi à l'apex. Ces antennes ont les côtés parallèles, ou bien elles se rétrécissent plus ou moins sensiblement, mais graduellement, d'arrière en avant.

« Mâchoires à deux lobes, interne grand, falciforme, fortement recourbé au sommet, la tranche interne présentant quelques dents très robustes; externe petit, ovoïde, tronqué au sommet » (Raffray).

Palpes maxillaires allongés, de quatre articles; le premier très petit et étroit, subcylindrique; les deuxième et troisième presque égaux, légèrement subconiques; le dernier un peu plus long, épaissi au milieu, atténué vers l'extrémité et très brièvement tronqué.

Palpes labiaux grands, seulement un peu plus robustes que les maxillaires; premier article très petit; le deuxième allongé, subconique; le dernier à peu près de même longueur, mais élargi, tronqué légèrement à l'extrémité.

Languette grande, quadrangulaire, rétrécie en arrière, le bord antérieur légèrement incurvé vers l'intérieur, la surface supérieure garnie de fortes soies épineuses.

Prothorax toujours plus large que la tête, soit notablement plus large que long, subelliptique ou rectangulaire, soit plus carré; déprimé sur les côtés avec le bord relevé, le disque bosselé; les angles postérieurs tronqués ou plus ou moins aigus.

Elytres tantôt avec des côtes plus ou moins fortes, tantôt à peu près lisses.

Pattes assez longues et grêles, les fémurs légèrement comprimés; tarsi allongés, les premier, troisième et quatrième articles petits, le deuxième beaucoup plus long que les adjacents, le cinquième allongé, plus étroit que les précédents.

Ce genre, bien qu'encore allié aux précédents, est très caractérisé. La soudure des articles des antennes annonce une réduction prochaine de celles-ci.

**Distribution géographique des espèces.** — Des onze espèces connues, huit habitent l'Afrique tropicale et submériidionale; les trois autres sont asiatiques : l'une de Ceylan, la seconde du Bengale, la troisième de Malacca et de Java.

#### Espèces africaines :

1. *P. Allardi*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 15, 37 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 1 (1885) (Sénégal).  
*Allardi*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 13 (1904).
2. *P. alternans*, Westwood, Proc. Linn. Soc. 2, 1849, p. 56; Thes. Ent. Ox. pl. 16, f. 2 (1874) (Mozambique, Natal).  
*alternans*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 12 (1904).
3. *P. brevicornis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 10, 14, pl. 1, f. 3 (1904) (Bagamayo).
4. *P. Dohrni*, Ritsema, Tijdschr. Ent. Vol. 19, p. 58, f. a-b (Congo). — **Pl. I, Fig. 10.**  
*Dohrni*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 11, 13, pl. 2, f. 1 (1904).
5. *P. flavolineatus*, Kraatz, Deutsche Ent. Zeit. 1899, p. 143 (Afrique orientale).  
*flavolineatus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 13 (1904).
6. *P. hastatus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 1849, p. 57; Thes. Ent. Ox. pl. 16, f. 3 (1874) (Natal, Mozambique).  
*hastatus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 11, pl. 1, f. 2 (1904).
7. *P. laticornis*, Kolbe, Ent. Nachr. n° 19, p. 298 (1896); Die Käf. Deutsch-Ost-Afr. p. 85 (1897) (Usambara).  
*laticornis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 13 (1904).
8. *P. Oberthüri*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 24, p. 9, 14 (1904) (Victoria Nyanza).

#### Espèces asiatiques :

9. *P. Cardoni*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 822, f. 3 (1901) (Bengale). — **Pl. I, Fig. 9.**  
*Cardoni*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 14 (1904).  
*Westermanni*, Wasmann (nec Westwood), Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 11, 14, pl. 1, f. 4 (1904).
10. *P. taprobanensis*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 821, f. 2 (1901) (Ceylon).  
*taprobanensis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 14 (1904).  
*Westermanni*, Raffray (nec Westwood), Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 4, 5, 34, 35 (1885); pl. 17, f. 1, 14-16.
11. *P. Westermanni*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 18, p. 585; Arcana Ent. Vol. 2, p. 9, pl. 50, f. 1 (1845) (Malacca, Java).  
*Westermanni*, Atkinson, Cat. Ins Orient. Region, p. 159; Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 822, f. 1 (1901).

## 5. GENUS PENTAPLATARTHUS, WESTWOOD

**Pentaplatarthrus.** Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 616 (1833); Arcana Ent. Vol. 2, p. 38 (1845); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 339 (1885).

**Caractères.** — Corps rectangulaire, allongé. Tête assez grosse, subquadrangulaire. Yeux gros, entourés en arrière par les tempes; celles-ci proéminentes.

Antennes de six articles, le premier assez étroit, subcylindrique, les suivants très comprimés et élargis, soudés ensemble; le deuxième très court, les trois suivants plus ou moins carrés, le dernier plus grand, arrondi à l'apex.

« Mâchoires à un seul lobe formé d'une plaque cornée sécuriforme et fortement dentelée. » (Raffray).

Palpes maxillaires assez grands, de quatre articles; le premier assez grand, subconique; le deuxième le plus grand, oblong-ovoïde; le troisième le plus court, un peu plus long que large, subcylindrique, le dernier plus long, atténué à l'apex.

Languette assez petite, subtrapézoïdale, le bord antérieur incurvé vers l'intérieur, les côtés arrondis.

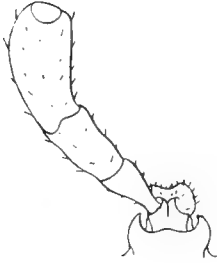


Fig. 3

**Pentaplatarthrus paussoides**, Westwood.

Menton, languette et palpe labiale (d'après Raffray).

Palpes labiaux grands, de trois articles; le premier subconique, assez étroit à la base; le deuxième plus grand, s'élargissant très légèrement de la base à l'extrémité, le troisième plus grand que le précédent, plus robuste, tronqué à l'extrémité où il est légèrement excavé.

Prothorax grand, quadrangulaire, un peu élargi antérieurement, présentant des excavations et des dilatations bizarres, très caractéristiques; les angles antérieurs étirés, proéminents.

Elytres assez allongées, à côtés parallèles, tronquées en arrière, laissant le pygidium à découvert.

Pattes robustes, peu allongées, comprimées. Tarses assez courts, subcylindriques.

**Distribution géographique des espèces.** — Genre exclusivement africain.

M. Wasmann a signalé *Plagiolepis custodiens*, Sm. comme étant l'hôte des *P. paussoides*, *natalensis* et *Gestroï*.

1. *P. Bottegi*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Gen. Vol. 35, p. 198, f. (Somali). — **Pl. I, Fig. 12.**  
*Bottegi*, Kolbe, Die Käf. Deutsch-Ost-Afr. p. 85 (1897).
2. *P. Gestroi*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 90; Die Käf. Deutsch-Ost-Afr., p. 85 (1897) (Dar-es-Salam).  
*Bennigseni*, Kraatz, Deutsche Ent. Zeitschr. 1896, p. 88 (Afr. orient.).  
*Le Royi*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 18, p. 78, 90 (1896) (Bagamoyo).
3. *P. natalensis*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 57 (Natal, Orange).  
*natalensis*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 299 (1896); Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 15, pl. 2, f. 2 (1904).
4. *P. paussoides*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 619, pl. 33, f. 1, 14; Arcana Ent. Vol. 2, p. 38, pl. 58, f. 2 (1845) (Afrique méridionale).  
*paussoides*, Lacordaire, Gen. Col. Atl. pl. 14, f. 2; Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 2, 3; pl. 16, f. 1-3; pl. 17, f. 17-21 (1885); idem (3), Vol. 4, p. 91, pl. 13 (1892); Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 298 (1896).
5. *P. Van Dami*, v. d. Poll, Notes Leyd. Mus. Vol. 8, p. 228 (1886) (Orange).  
*Van Dami*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 299 (1896).

### 3. TRIBU PAUSSINI, RAFFRAY

**Paussini.** Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 335 (1885).

**Caractères.** — Antennes de six à deux articles, le plus souvent très comprimées et élargies, du reste très diversement modifiées. Palpes labiaux et maxillaires raccourcis et épaissis, occultant complètement la cavité buccale au repos.

#### TABLE DES GENRES

1. — *Deuxième article des palpes labiaux toujours beaucoup plus long que large, beaucoup plus grand que le premier.*  
*Palpes maxillaires de cinq articles, le 2<sup>e</sup> généralement très petit, parfois même invisible.*

- a) *Troisième article des palpes maxillaires très grand, mais peu élargi et peu comprimé, subcylindrique. Antennes de 6 articles, les cinq derniers soudés ensemble, comprimés* . . . . . Genus CERATODERUS, Westwood.
- aa) *Troisième article des palpes maxillaires très grand, très élargi et comprimé.*
- b) *Antennes de 6 articles, les cinq derniers soudés ensemble en une longue massue comprimée. L'angle apical interne du 3<sup>e</sup> article des palpes maxillaires arrondi.* . . . . Genus MERISMODERUS, Westwood.
- bb) *Antennes de deux articles, le deuxième en forme de massue comprimée, courte et large. L'angle apical interne du 3<sup>e</sup> article des palpes maxillaires plus ou moins étiré en pointe. Troisième article des palpes labiaux acuminé.*
- c) *Prothorax bilobé, le lobe antérieur deux fois aussi large que le postérieur. Deuxième et troisième articles des palpes labiaux subégaux.*
- α *Deuxième article des antennes en forme de large massue comprimée, avec des traces plus ou moins nettes de suture indiquant la coalescence de cinq articles, la marge externe avec quatre petites dents* . . . . . Genus LEBIODERUS, Westwood.
- β *Deuxième article des antennes en forme de massue compacte, aplatie, profondément bidentée à la marge externe* . . . . . Genus EUPLATYRHOPALUS, Desneux.
- cc) *Prothorax non bilobé. Deuxième article des palpes labiaux plus ou moins nettement plus long que le troisième.*
- α *Prothorax plus ou moins cordiforme. Deuxième article des palpes maxillaires un peu plus grand que le troisième. Massue antennaire lenticulaire. Forme assez allongée, non ramassée.* . . . . Genus PLATYRHOPALUS, Westwood.
- β *Prothorax transversalement ovale. Deuxième article des palpes labiaux beaucoup plus long que le troisième. Massue antennaire circulaire, très aplatie. Forme très courte, très ramassée* . . . . Genus PLATYRHOPALOPSIS, Desneux.
- bbb) *Antennes de deux articles, le deuxième en forme de grande massue irrégulière, allongée. Troisième article des palpes maxillaires très large, arrondi au sommet. Troisième article des palpes labiaux tronqué au sommet* . . . . Genus PAUSSOMORPHUS, Raffray.
2. — *Les deux premiers articles des palpes labiaux toujours très petits, subégaux. Palpes maxillaires de quatre articles. Antennes de deux articles, le deuxième en massue extrêmement variable.*
- α *Tête toujours étranglée en arrière en un cou plus ou moins prononcé. Pattes et antennes non rétractiles.* . . . . . Genus PAUSSUS, Linné.
- β *Tête très large, sans cou, engagée jusqu'aux yeux dans le prothorax. Pattes et antennes rétractiles* . . . . . Genus HYLOTORUS, Dalman.

## I. GENUS CERATODERUS, WESTWOOD

**Ceratoderus.** Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond, Vol. 18, p. 51 (1842); Arcana Ent. Vol. 2, p. 37 (1845); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 340 (1885).

**Caractères.** — Corps rectangulaire, assez allongé. Tête grosse, quadrangulaire. Yeux arrondis, petits, peu proéminents.

Antennes de six articles, le premier étroit, subcylindrique; les cinq suivants soudés ensemble en une massue oblongue comprimée, du 2<sup>e</sup> au 5<sup>e</sup> transverses, subégales, le dernier plus grand, semicirculaire.

Mandibules falciformes, aiguës. Mâchoires à un seul lobe, courtes, arquées, à extrémité fortement bidentée.

Palpes maxillaires grands, relativement assez peu comprimés, de cinq articles, le premier transverse, le deuxième très raccourci, annulaire, le troisième le plus grand, quadrangulaire-ovalaire, un peu épaissi, quatrième de moitié plus court, plus étroit, légèrement rétréci vers l'apex, cinquième plus court et plus étroit, subcylindrique, arrondi à l'apex.

Palpes labiaux robustes, de trois articles, le premier petit, plus large que long, le deuxième beaucoup plus long, légèrement subconique, le troisième plus grand que le précédent, tronqué à l'apex.

Languette trapézoïdale, rétrécie en arrière, les côtés finement dentelés, pourvue de plusieurs rangs de fortes soies.

Prothorax à peine plus large que la tête, plus long que large, subcordiforme, avec un sillon transversal bien net au delà du milieu et un faible sillon longitudinal.

Elytres assez allongées, à côtés parallèles, laissant découverte l'extrémité de l'abdomen.

Pattes peu allongées, comprimées. Tarses assez longs, les quatre premiers articles coniques, le premier plus long que le deuxième, le dernier égal à l'ensemble des trois précédents.

**Distribution géographique des espèces.** — Les deux espèces connues habitent l'Inde.

1. *C. bifasciatus*, Kollar, Ann. Wien. Mus. Vol. 1, p. 336, pl. 31, f. 7 (1836) (*Paussus*) (Inde).

*Paussus bifasciatus*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 91, pl. 10, f. 3 (1839).

*Ceratoderus bifasciatus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. Vol. 19, p. 52; Arcana Ent. Vol. 2, p. 37, pl. 58, f. 1 (1845); Thes. Ent. Ox. p. 80; Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 6, pl. 17, f. 22-24 (1885); Wasmann, Deutsche Ent. Zeit. 1895, p. 44; Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 160.

2. *C. Oberthüri*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 823 (1901) (Inde, Bombay). — Pl. I, Fig. 14.

## 2. GENUS MERISMODERUS, WESTWOOD

**Ceratoderus**, Subgen. **Merismoderus.** Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 5, p. 23 (1847).

**Merismoderus.** Lacordaire, Gen. Col. (2), p. 11 (1854); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 341 (1885).

**Caractères.** — Corps rectangulaire, assez peu allongé et peu comprimé. Tête grosse et presque carrée (*M. Bensoni*) ou bien très courte et fortement transverse (*M. hamaticornis*). Yeux petits, peu proéminents.

Antennes seulement de deux articles entièrement distincts; le premier assez gros, plus long que large; le deuxième en forme de massue oblongue plus ou moins comprimée, formée par la coalescence de cinq articles dont les traces de suture restent distinctes et auxquelles correspondent une légère échancrure à la marge interne et une très nette à la marge externe.

« Mâchoire à deux lobes, interne grand, falciforme, moins recourbé, profondément bifide à l'extrémité, complètement dépourvu de soies; lobe externe très petit, représenté seulement par une petite dent plantée sur un tubercule à la face inférieure du lobe interne » (Raffray).



Palpes maxillaires grands et comprimés, de cinq articles; le premier petit, le deuxième plus petit, le troisième considérable, fortement comprimé et élargi, arrondi au sommet; les deux derniers petits, subcylindriques, le dernier tronqué à l'extrémité.

Palpes labiaux robustes, premier article très petit, les deux suivants grands, subégaux, le deuxième subconique, le troisième élargi, tronqué et légèrement excavé à l'extrémité. Languette quadrangulaire, le bord antérieur légèrement sinué.

Prothorax profondément bilobé transversalement, avec des soies sécrétoires. Elytres avec des vestiges de côtes. Pygidium bosselé. Pattes peu allongées, à peine comprimées, plutôt grêles.

**Distribution géographique des espèces.** — Deux espèces seulement sont connues, l'une de l'Inde, la seconde de Sumatra.

1. *M. Bensoni*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Vol. 5, p. 23, pl. 2, f. 2 (1847); Cab. Orient. Ent. p. 84, pl. 41, f. 4; Thes. Ent. Oxon. p. 80, pl. 18, f. 1. (Bengale). — **Pl. I, Fig. 16, 16<sup>a</sup>, 16<sup>b</sup>.**

*Bensoni*, Benson, Calc. Journ. Nat. Hist. Vol. 6, p. 466, 470 (1846); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 17, f. 25-27 (1885); Atkinson, Cat. Ins. Orient. Reg. p. 160.

2. *M. hamaticornis*, V. d. Poll. Notes Leyd. Mus. Vol. 12, p. 1 (1890) (Sumatra).

### 3. GENUS LEBIODERUS, WESTWOOD

**Lebioderus.** Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 93 (1839); Arcana Ent. Vol. 2, p. 39 (1845); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2) Vol. 8, p. 343 (1885).

**Caractères.** — Corps rectangulaire, large, subdéprimé. Tête subtriangulaire, avec un cou bien distinct, notablement plus étroite que le prothorax. Les tempes entourent postérieurement les yeux et proéminent. Yeux assez grands, arrondis et proéminents.

Antennes de deux articles entièrement distincts, le premier article assez épais, en ovale court; le suivant formant une massue très large, aplatie, ovulaire, avec des traces de suture plus ou moins nettes, indiquant la coalescence de cinq articles; marge interne inerme, chez *L. Candèzei* cependant, avec quatre petites dents; marge externe toujours avec quatre petites dents.

« Mâchoires à deux lobes; l'interne grand, un peu triangulaire, terminé par un long et très fort crochet recourbé, formant en dessous une large entaille arrondie; l'externe inséré sur un tubercule latéral de l'interne, est une lamelle semi-coriacée étroite, égalant en longueur la moitié du lobe interne, contournée en un demi tour de spirale et garnie de quelques fines aspérités visibles seulement à un fort grossissement. » (Raffray).

Palpes maxillaires très grands, le premier article court, transversal, l'antépénultième considérable, très élargi avec l'angle apical interne fortement étiré en pointe; les deux suivants beaucoup plus petits et étroits, l'avant-dernier tronconique, le dernier un peu plus long, légèrement atténué vers l'apex, l'extrémité arrondie.



Fig. 4.

**Lebioderus Goryi**, Westw.  
Languette et Palpe labial  
(d'après Raffray)

Palpes labiaux à premier article très court, le deuxième et le troisième allongés, subégaux; l'extrémité du troisième légèrement acuminée. Languette grande, rétrécie en arrière, subcordiforme; le bord antérieur sinué.

Prothorax grand, transverse, très caractéristiquement bilobé: le lobe antérieur presque aussi large que les élytres, le postérieur de moitié plus étroit.

Elytres larges; épaules très proéminentes, embrassant la partie postérieure du prothorax.

Pattes un peu comprimées, assez grêles.

**Distribution géographique des espèces.** — Genre entièrement malais. L'une des espèces est le seul représentant connu de la famille à Bornéo.

1. *L. Candèzei*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 243 (1888) (Bornéo).

2. *L. Goryi*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Vol. 2, p. 94, pl. 9, f. 8 (1839); Arcana Ent. Vol. 2, p. 39, pl. 58, f. 3 (1845) (Java). — **Pl. I, Fig. 17, 17<sup>a</sup>.**  
*Goryi*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 7, 8; pl. 17, f. 28, 32; Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 160; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 17, pl. 3, f. 1 (1904).
3. *L. javanus*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 52, p. 236 (1891) (Java).
4. *L. Percheroni*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 80, pl. 17, f. 3 (1874) (Tinga).
5. *L. Ritsemae*, Gestro, Notes Leyd. Mus. Vol. 23, p. 15 (1901) (Sumatra).

#### 4. GENUS EUPLATYRHOPALUS, NOV. GEN.

**Platyrhopalus.** Westwood, et auct.

**Caractères.** — Corps rectangulaire, plus ou moins allongé, déprimé. Tête transverse, notablement plus étroite que le prothorax; le cou très prononcé.

Yeux assez gros, entourés postérieurement par les tempes qui proéminent.

Antennes de deux articles, le premier étroit, quadrangulaire, moins de deux fois aussi long que large; le deuxième en forme de grande massue aplatie, irrégulière, avec la marge externe largement et profondément découpée en deux grandes dents aiguës; la marge interne entière. Cette massue est compacte et présente seulement un ou deux légers vestiges de suture vers la base.

Palpes maxillaires grands, analogues à ceux du genre précédent mais l'angle apical interne de l'antépénultième article moins fortement étiré et moins aigu, l'avant-dernier article tronconique, le dernier un peu plus long, atténué vers l'apex.

Palpes labiaux assez grands; le premier article très petit; le deuxième beaucoup plus long, cylindrique, le troisième subégal au deuxième, atténué vers l'extrémité, acuminé.

Prothorax grand, transverse; bilobé à peu près comme dans le genre *Lebioderus*; le lobe antérieur plus long que le postérieur et presque deux fois aussi large, avec les côtés légèrement étirés en arrière.

Elytres un peu allongées. Epaules proéminentes, embrassant légèrement la partie postérieure du prothorax.

Pattes assez grêles, un peu comprimées; tibias avec l'angle apical externe étiré en pointe; tarses allongés.

Par l'ensemble de ses caractères, ce genre est très nettement allié au précédent qu'il semble continuer dans l'évolution.

**Distribution géographique des espèces.** — Des quatre espèces connues, trois sont malaises, la quatrième habite le continent indien.

1. *E. aplustrifer*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 664, pl. 33, f. 51; Arcana Ent. Vol. 2, p. 163, pl. 88, f. 3 (1845) (Inde : Bengale, Bombay). — **Pl. I, Fig. 18.**  
*aplustriker*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 160; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 21, 22, f. a (1904).
2. *E. armicornis*, Fairmaire, Notes Leyd. Mus. Vol. 18, p. 81 (1896) (Sumatra).
3. *E. macrophyllus*, V. d. Poll, Notes Leyd. Mus. Vol. 12, p. 3 (1890) (Java).
4. *E. vexillifer*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 82, pl. 17, f. 4 (1874) (Penang).  
*vexillifer*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 161; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 21, f. b, pl. 3, f. 4.

#### 5. GENUS PLATYRHOPALUS, WESTWOOD

**Platyrhopalus.** Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 654 (1833); Arcana Ent. Vol. 2, p. 73 (1845); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 344 (1885).

**Caractères.** — Corps assez allongé et épais. Tête plus ou moins grosse; seulement un peu plus étroite que le prothorax; yeux gros, entourés en arrière par les tempes

Antennes de deux articles, la massue grande, plus ou moins largement lenticulaire avec les bords plus ou moins aplatis; une incision nette à la base.

« Mâchoires grandes, à deux lobes; l'interne formé d'une plaque en carré long, terminé par un très long et très fort crochet, muni inférieurement d'une entaille à angle aigu; l'externe aussi long que l'interne, styliforme, inséré sur la base de ce dernier, un peu renflé après le milieu, puis atténué, ce qui pourrait faire supposer une articulation qui n'existe pas. » (Raffray).

Palpes maxillaires grands, épais, de cinq articles, le premier court, transversal, le deuxième très petit, annulaire; le troisième très grand, avec l'angle apical interne étiré mais non pointu, arrondi; les deux derniers petits; le cinquième atténué, arrondi à l'extrémité.

Palpes labiaux de trois articles, le premier petit; le deuxième grand, cylindrique; le troisième généralement un peu plus petit que le précédent, acuminé. Languette grande, quadrangulaire.

Prothorax assez grand, plus ou moins largement cordiforme, beaucoup plus étroit que les élytres. Epaulés à peine proéminentes. Pattes assez courtes, comprimées, l'angle apical externe des tibias assez pointu. Cuisses en partie sillonnées pour loger les tibias. Tarses peu allongés.

Ce genre se distingue immédiatement du précédent par la forme de son prothorax et de ses antennes.

**Distribution géographique des espèces.** — Genre indo-malais, avec une espèce en Afrique.

**Espèce africaine :**

1. *P. benevolus*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 52, p. 387 (1891) (Bahr el Abiad).

**Espèces indo-malaises :**

2. *P. acutidens*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 651, pl. 33, f. 50 (1839); Arcana Ent. Vol. 2, p. 79 (1845) (Inde).  
*acutidens*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 160.
3. *P. angustus*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 92, pl. 10, f. 6 (1839); Arcana Ent. Vol. 2, p. 78, pl. 68, f. 3 (1845) (Inde).  
*angustus*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 168.  
*suturalis*, Westwood, Arcan. Ent. Vol. 2, p. 161, 190, pl. 88, f. 1a (1845).  
var. *major*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 20 (1904).
4. *P. Cardoni*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 19 (1904) (Bengale).
5. *P. Castelnaudi*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 96 (1874) (Siam).  
*Castelnaudi*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 160.
6. *P. Comotti*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 18, p. 311, fig. (1882) (Birmanie).
7. *P. Davidis*, Fairmaire, Le Natur. Vol. 8, p. 224; Ann. Soc. Ent. France (6), Vol. 6, p. 317 (Chine).  
*Davidis*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 160.
8. *P. denticornis*, Donovan, Ins. Ind. Vol. 1, pl. 5, f. 1 (*Paussus*) (Inde).  
*Paussus denticornis*, Rees, Encycl. Entomol. pl. 8, f. 10.  
*Platyhopalus denticornis*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Vol. 16, p. 657, pl. 33, f. 43-48; Vol. 19, p. 50; Arcana Ent. Vol. 2, p. 77, pl. 68, f. 1 (1845); Burmeister, Mag. Zool. Ins. pl. 76, f. 2 (1841); Lacordaire, Genera Col. Atlas, pl. 14, f. 3; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 19, pl. 3, f. 2.  
var. *denticornis*, Illiger Mag. Vol. 3, p. 113, Not.; Gyllenhal, Schönh. Syn., 1, 3, App., p. 14, pl. 6, f. 1; Megerle, Dej. Cat. 3 Ed. p. 333.  
var. *unicolor*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 659, pl. 33, f. 49; Vol. 19, p. 50.
9. *P. intermedius*, Benson, Calcutta Journ. Nat. Hist. Vol. 6, p. 465 (1846) (Inde).  
*intermedius*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 5, p. 25 (1847).
10. *P. irregularis*, Ritsema, Notes Leyd. Mus. Vol. 2, p. 249 (1880) (Java). — **Pl. 2, Fig. 19.**
11. *P. paussoides*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 20, pl. 3, f. 3 (1904) (Bootang).
12. *P. Simonis*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 47, p. 120 (1886) (Chine).  
*Simonis*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 161.
13. *P. Westwoodi*, Saunders, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 84, pl. 10, f. 5 (Inde).  
*Westwoodi*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 19, p. 51; Arcana Ent. Vol. 2, p. 78, pl. 68, f. 2. (1845); Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 161.

## 6. GENUS PLATYRHOPALOPSIS, NOV. GEN.

**Platyrhopalus.** Westwood et auct.

**Caractères.** — Corps très large, très massif et épais, très court. Tête plus large que longue, beaucoup plus étroite que le prothorax. Yeux gros, proéminents, entourés par les tempes en arrière. Antennes de deux articles; massue très grande, très aplatie, presque circulaire, sans incision à la base; très légèrement concave en dessus. Palpes maxillaires et mâchoires comme dans le genre précédent. Premier article des palpes labiaux petit, transverse; le deuxième grand, allongé, cylindrique; le troisième subconique, presque de moitié plus court que le deuxième. Languette grande, quadrangulaire, le bord antérieur sinué, les angles antérieurs arrondis. Prothorax large, transversalement subelliptique. Elytres fort larges et courtes, presque carrées. Epaules non proéminentes. Pattes très courtes et larges, très comprimées; les cuisses sillonnées pour loger les tibias.

Ce genre se reconnaît immédiatement à sa forme extrêmement ramassée.

**Distribution géographique des espèces.** — Deux espèces asiatiques, l'une indienne, l'autre indo-chinoise.

1. *P. Mellyi*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 685; Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 91, pl. 10, f. 4 (1839); Arcana Ent. Vol. 2, p. 162, pl. 88, f. 2 (Inde). — **Pl. 2, Fig. 20, 20<sup>a</sup>, 20<sup>b</sup>.**

*Mellyi*, Guérin, Ic Règn. Anim. Ins. pl. 40, f. 11; Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 82, pl. 18, f. 2 a-c (1874); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 29; pl. 17, f. 33-37; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 18 (1904).

2. *P. Picteti*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 82, pl. 18, f. 3, a-c (1874) (Siam, Cochinchine).  
*Picteti*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 161; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 18 (1904).

Les trois genres qui précèdent, formaient primitivement trois groupes seulement, de l'ancien genre *Platyrhopalus*, de Westwood. Je crois qu'il est temps, maintenant, d'en faire des coupes génériques : ils sont largement assez caractérisés et très homogènes.

## 7. GENUS PAUSSOMORPHUS, RAFFRAY

**Paussomorphus.** Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 342 (1885).

**Paussus.** Westwood et auct.

**Caractères.** — Corps allongé, un peu déprimé.

Faciès du genre *Paussus*. Prothorax très fortement bilobé par un sillon transversal. Palpes occultants; maxillaires très grands, de cinq articles, premier et deuxième transversaux, en forme de cupules, troisième très grand, presque pédonculé, pour s'insérer dans l'excavation du deuxième, plus long que large, comprimé, légèrement arrondi et finement crénelé sur les côtés, un peu convexe à sa face externe, sillonné à la face interne pour le jeu de la mâchoire, quatrième et cinquième très petits, presque obliquement insérés au sommet du troisième, quatrième épais, en cône tronqué, cinquième plus grêle, conique et légèrement courbé, tronqué au sommet. Mâchoire à un seul lobe, brièvement falciforme, profondément bifide au sommet, sans aucune soie ni denticulation.

Palpes labiaux courts, épais, de trois articles; premier très petit, deuxième subovoïde, troisième

ovale, aussi gros que le précédent et un peu plus long, tronqué obliquement à l'extrémité et légèrement excavé. Languette subcordiforme, sinuée au sommet, supports presque complètement libres. Menton bien distinct au milieu, qui est faiblement sinué; lobes épais, carénés.

Antennes de deux articles, le second en massue irrégulière, un peu excavée. Deuxième, troisième et quatrième segments de l'abdomen subégaux.

Pattes assez grêles, peu comprimées; tarsi allongés, articles obconiques, quatre premiers subégaux, cinquième plus long, garni en dessous de quelques soies.

Je reproduis ci-dessus textuellement la description originale de Raffray, à laquelle il n'y a rien à changer. Ce genre comprend une petite espèce, placée par Westwood dans le genre *Paussus*, dont elle a le faciès, mais dont elle diffère essentiellement par la structure de ses palpes, labiaux et maxillaires, soigneusement décrits par Raffray.

**Distribution géographique de l'espèce.** — Espèce commune sur les hauts plateaux de l'Abyssinie. Constamment myrmécophile (Raffray).

1. *P. Chevrolati*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 93 (1852); Thes. Ent. Oxon. p. 86, pl. 17, f. 5 (*Paussus*) (Abyssinie). — Pl. 2, Fig. 21, 21<sup>a</sup>, 21<sup>b</sup>.

*Paussomorphus Chevrolati*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. (2), Vol. 8, p. 343, pl. 16, f. 14-16 et pl. 18, f. 1-4; idem, Vol. 9, p. 6, 38 (1886).

## 8. GENUS PAUSSUS, LINNÉ

**Paussus.** Linné, Bigae Ins. p. 7 (1775); Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 164 (1845); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 346 (1885).

**Caractères.** — Ce genre, de beaucoup le plus riche de toute la famille, est composé de formes très variées, de l'aspect souvent le plus hétérogène, mais ayant en commun les caractères essentiels suivants.

Palpes maxillaires de quatre articles, le deuxième toujours considérablement plus grand que les adjacents, plus ou moins fortement élargi.

Palpes labiaux de trois articles, les deux premiers toujours petits, le troisième très grand, de forme variable, plus ou moins grêle ou élargi, acuminé à l'apex.

Antennes de deux articles, le deuxième en massue extraordinairement variable.

Prothorax, soit non profondément bilobé, mais seulement avec un sillon transversal plus ou moins distinct, et sans soies sécrétoires; soit, le plus souvent, fortement bilobé par un sillon transversal plus ou moins profond, et presque toujours avec des soies sécrétoires plus ou moins abondantes.

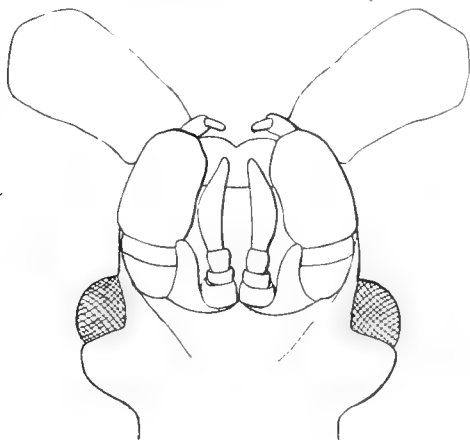


Fig. 5  
**Paussus Howa**, Dohrn.  
Face inférieure de la tête

Les autres caractères — surtout la massue antennaire — varient à l'infini, et, au premier abord, il peut sembler inconcevable que l'on réunisse dans un même genre tant d'éléments différents; mais en raison de leur variation même, ces caractères ne sauraient avoir qu'une valeur purement spécifique.

Je ne pourrais donc, sous peine de sortir du cadre de cet ouvrage, décrire toutes les formes de *Paussus*; j'en ai figuré quelques-unes des plus caractéristiques, ce qui permettra de se rendre compte, dans une faible mesure, de la variété des types.

**Biologie.** — On connaît les hôtes d'un assez grand nombre d'espèces. La plupart sont des *Phidole*.

**Distribution géographique des espèces.** — Ce genre est répandu en Afrique et en Asie où il abonde surtout dans l'Inde. Il est bien représenté à Java. Une espèce se rencontre dans le sud-ouest de l'Europe, une seconde s'étend de l'Asie mineure en Turquie et en Grèce. Une seule espèce représente le genre en Australie.

1. *P. abyssinicus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 7, 16 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 3-5 (1885) (Abyssinie).
2. *P. acuminicoxis*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 89 (1896) (Togo).
3. *P. adinventus*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 393 (1888) (Bagamayo).
4. *P. aethiops*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 186, pl. 93, f. 6 (1845) (Nubie, Soudan).  
*aethiops*, Blanchard, Cuv. Règne Anim. ed. Crochard, pl. 61, f. 8; Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 279 (1900).  
*Thomsoni*, Reiche, Thoms. Mus. Scient. 1860, p. 23, pl. 9, fig. 1.
5. *P. affinis*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 646, pl. 33, f. 36, 37; Arcana Ent. Vol. 2, p. 188, pl. 94, f. 2 (Hab. ?).  
*affinis*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 161.
6. *P. Afzelii*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 3, p. 82 (1855) (Natal).
7. *P. Aldrovandi*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 824 (1901) (Cap).  
*Plinii*, Raffray (nec Thomson), Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 19, 42; Vol. 8, pl. 19, f. 17 (1885).
8. *P. Andreae*, Ritsema, Notes Leyd. Mus. Vol. 1, p. 44 (1879) (Java).  
*Andreae*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 161; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 70 (1904).
9. *P. Antinorii*, Gestro, Ann. Mus. Gen. Vol. 16, p. 658 (1881); Vol. 35, p. 301, fig. (1895) (Choa).  
*Antinorii*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 14 (1893).
10. *P. arabicus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 17, 41 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 6, 8 (1885) (Arabie).  
*arabicus*, Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. 1900, p. 279.
11. *P. arduus*, Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 149 (1896); Trans. Afric. Philos. Soc. Vol. 10, p. 24, pl. 12, f. 8; pl. 13, f. 6 (1897) (Zambézie).
12. *P. Aristotelis*, Thomson, Arch. Ent. Vol. 1, p. 403, pl. 21, f. 2 (1857) (Natal, Abyssinie).  
*Aristotelis*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 7, 18 (1886).
13. *P. armatus*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 645, pl. 33, f. 62-64 (1833); Arcana Ent. Vol. 2, p. 185, pl. 93, f. 1 (1845); Dej. Cat. (3 ed.), p. 333 (Sénégal).  
*armatus*, Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. 1900, p. 279.  
*curvicornis*, Chevrolat, Rev. Zool. p. 21 (1838); Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 89, pl. 10, f. 1.  
*cornutus*, Chevrolat, ♂, Mag. Zool. Cl. 9, pl. 49, f. 1a, 2a (1832).
14. *P. armicollis*, Fairmaire, Bull. Soc. Ent. Fr. 1898, p. 271 (Madagascar). — **Pl. 2, Fig. 25.**
15. *P. asperulus*, Fairmaire, idem, p. 271 (1898) (Madagascar).
16. *P. Assmuthi*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 47, 58, pl. 6, f. 4 (Inde [Bombay]).
17. *P. Audouini*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. 1852, p. 92; Thes. Ent. Ox. p. 91, pl. 17, f. 8 (1874) (Benguela).
18. *P. aureofimbriatus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 48, 61, pl. 6, f. 5 (1904) (Niger).
19. *P. australis*, Blackburn, Trans. Roy. Soc. S. Australia, Vol. 16, p. 68 (1891) (Queensland).
20. *P. Barkeri*, Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1896, p. 152; Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 10, p. 37, pl. 12, f. 5, pl. 13, fig. 13 (1897) (Natal).
21. *P. bicolor*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 22, 45 (1886), Vol. 8, pl. 19, f. 25 (1885) (Iles Andaman).  
*bicolor*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 161.
22. *P. bicornis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 41, 52, pl. 4, f. 2 (1904) (Cameroun).
23. *P. bituberculatus*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 89 (1896) (Togo).
24. *P. Bohemanni*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 3, p. 83 (1855); Thes. Ent. Ox. p. 93, pl. 18, f. 9 (1874) (Natal).
25. *P. Bowringi*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 58; Thes. Ent. Ox. p. 89, pl. 16, f. 9 (1874) (Hongkong).  
*Bowringi*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162.
26. *P. Boysi*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 177, pl. 92, f. 2, pl. 90, f. 6 (1845) (Inde).  
*Boysi*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 43, 54, pl. 5, f. 2 (1904).
27. *P. Braunsi*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 10, p. 39 (1897) (Cap).

28. *P. burchellianus*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. 1869, p. 319; Thes. Ent. Ox. p. 92, pl. 17, f. 10 (1874) (Afrique méridionale).
29. *P. Burmeisteri*, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 86, pl. 9, f. 3; Arcana Ent. Vol. 2, p. 171, pl. 89, f. 2 (1845) (Cap).  
*Burmeisteri*, Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1883, p. 138.
30. *P. Cardoni*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 47, 57, pl. 5, f. 6 (1904) (Bengale).
31. *P. centurio*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 106 (1882); Vol. 46, pl., f. 8, 8a (Tanganijka).  
*centurio*, Kolbe, Die Käf. Deutsch- Ost-Afr. p. 85.
32. *P. cephalotes*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 20, 42 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 19, 20 (1885) (Arabie).
33. *P. cerambyx*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 39, 51, pl. 4, f. 3 (Congo).
34. *P. cervinus*, Kraatz, Deutsch. Ent. Zeit. 1892, p. 8 (Madagascar).
35. *P. cilipes*, Westwood, Arcana, Ent. Vol. 2, p. 185, pl. 93, f. 3 (1845) (Sierra-Leone).  
*cilipes*, Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. Vol. 1900, p. 279.
36. *P. cochlearius*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Vol. 2, p. 88, pl. 9, f. 6; Arcana Ent. Vol. 2, p. 183, pl. 91, f. 3 (1845) (Afrique méridionale). — **Pl. 2, Fig. 27.**
37. *P. cognatus*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 19, p. 49 (1841); Arcana Ent. Vol. 2, p. 189, pl. 94, f. 3 (1845) (Bengale).  
*cognatus*, Atkinson, Cat. Ins. Orient. Reg. p. 162.
38. *P. comptus*, Péringuey, Trans. S. Afric. Philos. Soc. Vol. 11, p. 378 (1898) (Afrique méridionale).
39. *P. concinnus*, Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1896, p. 150 (Zambézie).
40. *P. Conradti*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 89 (1896); Die Käf. Deutsch-Ost-Afr. p. 86 (1897) (Usambara).
41. *P. cornutus*, Chevrolat, Mag. Zool. 1832, Ins. pl. 49, f. 1, 2 (Sénégal).  
*cornutus*, Reiche, Mus. Sc. Thoms. p. 23 (1860).  
*dentifrons*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 662, pl. 33, f. 68, 70; Arcana Ent. Vol. 2, p. 186 pl. 93, f. 4 (1845); Dej. Cat. (3 ed.), p. 333.
42. *P. crenaticornis*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 10, 30 (1886); Vol. 8, pl. 15, f. 24, 25; pl. 18, f. 5-8; pl. 19, f. 29 (1885) (Abyssinie).
43. *P. cucullatus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 59; Thes. Ent. Ox. p. 93, pl. 18, f. 6 (1874) (Afrique méridionale).  
*cucullatus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 28; pl. 16, f. 26; pl. 18, f. 19, 21 (1885).
44. *P. cultratus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 59; Thes. Ent. Ox. p. 86, pl. 19, f. 1 (1874) (Natal, Congo).  
*cultratus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 19, 42 (1886); Vol. 8, pl. 18, f. 35-38, pl. 19, f. 18 (1885).  
*Plinii*, Thomson, Arch. Ent. Vol. 1, p. 403, pl. 21, f. 3 (1857).
45. *P. Curtisi*, Westwood, Proc. Ent. Soc. Lond. 1864, p. 190; Thes. Ent. Ox. p. 85, pl. 18, f. 11 (1874) (Natal, Mozambique).
46. *P. cyathiger*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 9, 26 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 22 (1885) (Abyssinie).
47. *P. cylindricornis*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 3, p. 81, pl. 1, f. 2 (1885); Vol. 10, p. 38, pl. 13, f. 1 (1897) (Transvaal, Bechuanaland).
48. *P. dama*, H. Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 51, p. 1 (1890) (Madagascar). — **Pl. 2, Fig. 29.**  
*frondosicornis*, Fairmaire, Bull. Soc. Ent. Fr. 1898, p. 270.
49. *P. damarinus*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 84, pl. 17, f. 9 (1874) (Damara Land).  
*damarinus*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 10, p. 21 (1897).
50. *P. Degeeri*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 3, p. 82 (1855); Thes. Ent. Ox. p. 93, pl. 18, f. 12 (1874) (Natal).  
*Degeeri*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 10, p. 35 (1897).
51. *P. denticulatus*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 179, pl. 92, f. 1, pl. 90, f. 17 (1845); Thes. Ent. Ox. p. 88, pl. 16, f. 12 (1874) (Inde).  
*denticulatus*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 47, 55, pl. 6, f. 1 (1904).
52. *P. dissidens*, Péringuey, Bull. Soc. Ent. Fr. 1898, p. 184; Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 11, p. 377 (1898) (Natal).

53. *P. Dohrni*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. 1852, p. 93; Thes. Ent. Ox. p. 92, pl. 17, f. 12 (1874) (Natal).  
*Dohrni*, Péringuey, Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 10, p. 22 (1897).
54. *P. elaphus*, H. Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 51, p. 1 (1890) (Madagascar). — **Pl. 2, Fig. 28.**
55. *P. elegantulus*, Fairmaire, Bull. Soc. Ent. Fr. 1901, p. 94 (Madagascar).
56. *P. Elizabethae*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 10, p. 40a (1897) (Cap).
57. *P. excavatus*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 637, pl. 33, f. 60-61 (1833); Arcana Ent. Vol. 2, p. 182, pl. 91, f. 2 (1845) (Abyssinie).
58. *P. Fairmairei*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 9, 21 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 21 (1885) (Abyssinie).
59. *P. fallax*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 6, p. 108 (1892); Vol. 10, p. 24 (1897) (Transvaal).
60. *P. Favieri*, Fairmaire, Rev. Zool. 1851, p. 527; Ann. Soc. Ent. Fr. 1852, p. 76, pl. 3, f. 4 (Espagne, Tunisie, Algérie, Maroc).  
*Favieri*, Jacquelin Duval, Gen. Col. p. 126, pl. 40, f. 196 (1856); Saulcy, Bull. Soc. Hist. Nat. Moselle, Vol. 13, p. 12 (1874); Xambeu, Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 137 (1892) (?Larve); Escherich, Verh. Zool. Bot. Ges. Wien, 1899, p. 279; Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. 1900, p. 279.
61. *P. Fichteli*, Donovan, Ins. Ind. pl. 4, f. 3 (1800) (Inde).  
*Fichteli*, Rees, Encycl. Ent. t. 26, pl. 8, f. 12; Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 641, pl. 33, f. 31-33; Arcana Ent. Vol. 2, p. 181, pl. 90, f. 5, 8, 9 (1845); Saunders, Trans. Ent. Soc. Lond. 2, p. 83, pl. 9, f. 1; Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 47, 55, pl. 5, f. 5 (1904).
62. *P. fissifrons*, Fairmaire, Bull. Soc. Ent. Fr. 1902, p. 224 (Madagascar).
63. *P. fulvus*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 19, p. 47 (1841); Arcana Ent. Vol. 2, p. 175, pl. 90, f. 3 (1845) (Inde).  
*fulvus*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162.
64. *P. Germari*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. 1852, p. 94; Thes. Ent. Ox. p. 94, pl. 19, f. 2 (1874) (Natal, Abyssinie).  
*Germari*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 9, 45 (1886); Fauvel, Rev. Ent. Caen, Vol. 6, p. 209 (in nota) (1887).  
*novaculatus*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 3, p. 84, pl. 1, f. 6 (1885); Vol. 4, p. 191 (1886).
65. *P. Grandidieri*, Poujade, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 60, Bull. p. 52 (1891); Le Natur. 1893, p. 15, fig. (Madagascar).  
*Grandidieri*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 43, pl. 3, f. 7 (1899).  
*Sikorai*, Poujade, Ann. Soc. Ent. Fr. Vol. 60 (1891); Bull. p. 36.
66. *P. granulatus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 58 (Natal).  
*granulatus*, Gerstäcker, Stett. Ent. Zeit. 1867, p. 432; Westwood, Thes. Ent. Oxon. p. 86, pl. 19, f. 3 (1874); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 18, f. 22-25 (1885).
67. *P. Hardwicki*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 649, pl. 33, f. 39, 40; Arcana Ent. Vol. 2, p. 189, pl. 94, f. 5 (1845) (Nepal).  
*Hardwicki*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162.
68. *P. hearseyanus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 1842, p. 133; Arcana Ent. Vol. 2, p. 189, pl. 94, f. 4 (1845) (Inde : Bénarès).  
*hearseyanus*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 37, pl. 3, f. 3 (1899).  
subsp. *parvicornis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 76 (1904) (Inde : Bangalore).
69. *P. hirsutus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 8, 18 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 9-11 (1885) (Abyssinie).  
*hirsutus*, Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. 1900, p. 279.
70. *P. Horni*, Wasmann, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 17, p. 154, pl. 5, f. 6 (1902) (Ceylon).
71. *P. Howa*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 42, p. 91 (1881); Vol. 43, p. 370 (1882); Vol. 46, pl. f. 7, 7a (1885) (Madagascar). — **Pl. 2, Fig. 26.**  
*Howa*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 44, pl. 2, f. 3 (1904); Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. 72, p. 193.  
*Owas*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 45 (1886).
72. *P. Humbloti*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 21, 43 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 24 (1885) (Madagascar).



73. *P. Humboldti*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. 1852, p. 90; Thes. Ent. Oxon. p. 83, pl. 19, f. 11 (1874) (Natal).  
*Humboldti*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 4, p. 191 (1886); Vol. 10, p. 21, pl. 13, f. 8 (1897).  
*Ayresi*, Péringuey, idem, Vol. 3, p. 83, pl. 1, f. 5 (1885) (Transvaal).  
 var. *laevicornis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 40 (1899) (Libéria).
74. *P. hystrix*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 59; Thes. Ent. Oxon. p. 89, pl. 16, f. 5 (1874) (Hongkong).
75. *P. inermis*, Gerstäcker, Monatsber. Berl. Akad. Wiss. 1855, p. 268; Peters Reise, p. 268, pl. 15, f. 12 (1862) (Mozambique).  
*inermis*, Westwood, Thes. Ent. Oxon. p. 95, pl. 19, f. 5 (1874).
76. *P. inexpectatus*, Fairmaire, Bull. Soc. Ent. Fr. 1899, p. 131; Ann. Soc. Ent. Belg. 1899, p. 515 (Madagascar).
77. *P. javanus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 46, pl. 4, f. 10; Vol. 25, p. 69 (1904) (Java).
78. *P. ferdani*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 5, p. 26, pl. 2, f. 1 (1847); Cab. Orien. Ent. pl. 41, f. 5; Thes. Ent. Oxon. p. 88, pl. 18, f. 4 (1874) (Inde).  
*ferdani*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162.
79. *P. fousselfini*, Guérin, Rev. Zool. 1838, p. 21 (Pegu, Birmanie).  
*fousselfini*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. 2, p. 90; Arcana Ent. Vol. 2, p. 169 (1845); Olivier, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 3, p. 196, pl. 7, f. 1 (1883); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 32, 46 (1886). Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162; Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 32, p. 709 (1892).
80. *P. Kannegieteri*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 18, p. 67, pl. 1, f. 2 (1896); Vol. 21, p. 47, pl. 4, f. 11; Vol. 25, p. 68 (1904) (Java).
81. *P. Klugi*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. 2, p. 85, pl. 9, f. 2; Arcana Ent. Vol. 2, p. 183, pl. 91, f. 4 (1845) (Natal, Transvaal, Kilimandjaro). — **Pl. 2, Fig. 24.**  
*Klugi*, Péringuey, Trans. S. Afric. Philos. Soc. Vol. 10, p. 32, pl. 13, f. 15 (1897); Saulcy, Bull. Soc. Hist. Nat. Moselle, Vol. 13, p. 17 (1874) (nec *Olceseii*); Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 41 (1899).
82. *P. laetus*, Gerstäcker, Stett. Ent. Zeit. 1867, p. 430 (Abyssinie).  
*laetus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 20, 26 pl. 16, f. 6-8; pl. 18, f. 16-18 (1885); Vol. 9, p. 8 (1886).  
*Afzelii*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 90, pl. 17, f. 6 (1874).
83. *P. laevifrons*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 661, pl. 33, f. 65-57 (Sénégal).  
*laevifrons*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 187, pl. 92, f. 4 (1845); Dejean, Cat. 3 éd. p. 333.
84. *P. laticollis*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 9, 27 (1886); Vol. 8, pl. 15, f. 22, 23; pl. 18, f. 32-34; pl. 19, f. 26 (1885) (Abyssinie).
85. *P. Latreillei*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 184, pl. 91, f. 5 (1845) (Sénégal).
86. *P. Le Royi*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 41, pl. 3, f. 5 (1899) (Zanguebar).
87. *P. liber*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 39, pl. 3, f. 4 (1899) (Libéria).
88. *P. lineatus*, Thunberg, Act. Holm. 1781, p. 171, pl. 3, f. 4, 5 (Cap).  
*lineatus*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 188, pl. 94, f. 1 (1845); Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1883, p. 133; Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 10, p. 29, pl. 13, f. 5 (1897).
89. *P. Linnei*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16 p. 634, pl. 33, f. 22 (Cap).  
*Linnei*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 170, pl. 89, f. 3 (1845); Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1883, p. 137; Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 10, p. 36, pl. 13, f. 18 (1897)
90. *P. Lucasseni*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 18, p. 70, pl. 1, f. 5 (1896); Vol. 25, p. 71 (1904) (Java).
91. *P. Ludekingi*, Vollenhoven, Stett. Ent. Zeit. Vol. 33, p. 82 (1872) (Sumatra).  
*Ludekingi*, Westwood, Thes. Ent. Oxon. p. 95 (1874); Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 69 (1904).
92. *P. manicanus*, Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1896, p. 144; Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 10, p. 25, pl. 12, f. 2; pl. 13, f. 4 (1897) (Zambézie).
93. *P. Marshalli*, Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1896, p. 153; Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 10, p. 39, pl. 12, f. 3; pl. 13, f. 11 (1897) (Natal).
94. *P. microcephalus*, Linné, Bigae Ins. 1775, p. 6, pl. 1, f. 6-10 (Afrique occ. tropicale).  
*microcephalus*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 169, pl. 83, f. 4 (1845).
95. *P. Milne-Edwardsi*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 23, 43 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 23 (1885) (Madagascar).
96. *P. minus*, Péringuey, Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 10, p. 22 (1897) (Transvaal).

97. *P. mucius*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 45 (1884); Vol. 46, pl., f. 9, 9a (1885) (Madagascar).
98. *P. Murrayi*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 1856, p. 75; Thes. Ent. Ox. p. 92, pl. 17, f. 11 (1874) (Old Calabar).  
*Murrayi*, Murray, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 4, p. 353 (1859).
99. *P. natalis*, Péringuey, Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 11, p. 376, pl. 11, f. 14 (1898) (Natal).
100. *P. Naucevas*, Benson, Calcutta Journ. Nat. Hist. Vol. 6, p. 461 (1846) (Inde).  
*Naucevas*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. 5, 1847, p. 25; Thes. Ent. Oxon. p. 87, pl. 16, f. 8 (1874);  
 Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 162; Wasmann, Not. Leyd. Mus. Vol. 25, p. 47, 56, pl. 6, f. 2 (1904).
101. *P. nigrita*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 49, 65 (1904) (Java).
102. *P. niloticus*, Westwood, Thes. Ent. Oxon. p. 83, pl. 19, f. 9 (1899) (Nil blanc, Nubie).
103. *P. Oberthiiri*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 47, pl. 4, f. 12, 12a (1899) (Madagascar).
104. *P. Oertzeni*, Kolbe, Ent. Nachr. Vol. 22, p. 90 (1896); Die Käfer Deutsch-Ost-Afr. p. 86 (Kilimandj.).
105. *P. Olcesei*, Fairmaire, Rev. Zool. 1856, p. 350; Ann. Soc. Ent. Fr. (3), Vol. 8, p. 149, pl. 6, f. 9, 9a (1860) (Maroc).  
*Olcesei*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 27, in nota (1886).
106. *P. opacus*, Kraatz, Deutsch. Ent. Zeitschr. 1892, p. 377 (Madagascar).  
*opacus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 50, pl. 4, f. 13, 13a (1899).
107. *P. pacificus*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 3, p. 81 (1855); Thes. Ent. Oxon. p. 88, pl. 16, f. 7 (1874) (Ceylon).  
*pacificus*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.
108. *P. pallidefulvus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 42, pl. 3, f. 6 (1899) (Congo).
109. *P. pandamanus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 42, 64, pl. 4, f. 6 (1904) (Java, Pandamas).
110. *P. parryanus*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 5, p. 29, pl. 2, f. 3 (1847) (Cap, Natal).  
*parryanus*, Benson, Ann. Mag. Nat. Hist. (3), Vol. 7, p. 459; Westwood, Thes. Ent. Oxon. p. 91, pl. 17, f. 7 (1874).
111. *P. Pasteuri*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 18, p. 63, pl. 1, f. 1 (1896); idem, Vol. 25, p. 68 (1904) (Java).
112. *P. penicillatus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 9, 28 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 27 (1885) (Abyssinie).
113. *P. Perrieri*, Fairmaire, Bull. Soc. Ent. Fr. 1898, p. 270 (Madagascar).
114. *P. Perroti*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 49, pl. 4, f. 14 (1899) (Madagascar).
115. *P. Pierroni*, Fairmaire, Le Natural. Vol. 2, p. 236 (1880); Ann. Soc. Ent. Fr. (5), Vol. 10, p. 327, pl. 11, f. 3 (1880) (Nossi-Bé).
116. *P. pilicornis*, Donovan, Ins. Ind. pl. 5, f. 4 (1800) (Bengale).  
*pilicornis*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 643, pl. 33, f. 34; Arcana Ent. Vol. 2, p. 173, pl. 89, f. 1; Atkinson, Cat. Ins. Orient. Reg. p. 163.
117. *P. Piocharidi*, Saulcy, Bull. Soc. Hist. Nat. Moselle, Vol. 13, p. 15 (1874) (Palestine).
118. *P. Pipitzi*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 44 (1884); Vol. 46, pl., f. 10, 10a (1885) (Madagascar).
119. *P. planicollis*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 7, 16; Vol. 8, pl. 15, f. 33, pl. 18, f. 9-11; pl. 19, f. 12-16 (1886) (Abyssinie, Galla).  
*planicollis*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 35, p. 301, fig. (1895); Kolbe, Die Käf. Deutsch-Ost-Afr. p. 86 (1897).
120. *P. planifrons*, Fairmaire, Bull. Soc. Ent. Fr. 1899, p. 315 (Madagascar).
121. *P. ploiophorus*, Benson, Calcutta Journ. Nat. Hist. Vol. 6, p. 463 (1846) (Inde).  
*ploiophorus*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 5, p. 25; Thes. Ent. Ox. p. 87, pl. 16, f. 11 (1874);  
 Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.  
*phlocphorus*, Gemm. Har. Cat. Col. Vol. 2, p. 705.
122. *P. politus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 58; Thes. Ent. Ox. p. 87, pl. 16, f. 10 (1874) (Inde).  
*politus*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.
123. *P. procerus*, Gerstäcker, Stett. Ent. Zeit. 1867, p. 429 (Abyssinie).  
*procerus*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 83, pl. 19, f. 7 (1874); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, pl. 15, f. 9, 10, 19, 32; pl. 16, f. 9-11, 20, 22, 25; pl. 17, f. 2; Vol. 9, p. 7, 39 (1886).
124. *P. propinquus*, Péringuey, Trans. S. Afric. Philos. Soc. Vol. 4, p. 83 (1886); Vol. 10, p. 23, pl. 12, f. 7, pl. 13, f. 7 (1897) (Transvaal, Bechuanaland).  
*propinquus*, Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. 1900, p. 279.
125. *P. quadratidens*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 48, 60 (1905) (Niger).
126. *P. quadricornis*, Wasmann, idem, Vol. 21, p. 43, pl. 4, f. 8 (1899) (Birmanie).

127. *P. Raffrayi*, Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1896, p. 150; Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 10, p. 32, pl. 12, f. 1, pl. 13, f. 3 (1897) (Natal).
128. *P. recticornis*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 10, 33 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 32, 33 (1885) (Abyssinie).
129. *P. Reichei*, Thomson, Arcana Nat. p. 117 (1859) (Nubie).
130. *P. Reitteri*, Kraatz, Deutsch. Ent. Zeitschr. 1894, p. 318 (Madagascar).
131. *P. Ritsemæ*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 18, p. 69, pl. 1, f. 4 (1896); Vol. 25, p. 70 (1904) (Java).  
subsp. *buitenzorgensis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 70 (1904).
132. *P. ruber*, Thunberg, Act. Holm. 1781, p. 170 (Cap).  
*ruber*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 183, pl. 91, f. 1 (1845).
133. *P. rufitarsis*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 638, pl. 33, f. 25-27; Arcana Ent. Vol. 2, p. 172, pl. 89, f. 4 (1845) (Inde).  
*rufitarsis*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 42, 53, pl. 5, f. 1 (1904).  
*Baconi*, Benson, Calcutta Journ. Nat. Hist. Vol. 6, p. 459 (1846); Westwood, Trans. Ent. Soc. 5, p. 24 (1847).
134. *P. rugiceps*, Péringuey, Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 4, p. 82, pl. 1, f. 4 (1886); Vol. 10, p. 35, pl. 13, f. 9 (1897) (Transvaal).
135. *P. rugosus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 9, 29 (1886); Vol. 8, pl. 19, f. 28 (1885) (Abyssinie).
136. *P. rusticus*, Péringuey, Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 3, p. 82 (1885); Vol. 10, p. 24, pl. 13, f. 10 (1897) (Transvaal).
137. *P. Saharæ*, Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. 1900, p. 278 (Algérie, Tunisie, Egypte).  
*cornutus*, Fairmaire (nec Chevrolat), Rev. Mag. Zool. (3), Vol. 7, p. 179 (1879).  
*armatus*, Leprieur (nec Westwood), L'Abeille, Vol. 21, Paussid. p. 3, in nota (1883).
138. *P. Saundersi*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 19, p. 50 (1841); Arcana Ent. Vol. 2, p. 190, pl. 94, f. 6 (1845) (Inde).  
*Saundersi*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.
139. *P. Schaumi*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 94 (1852); Thes. Ent. Oxon. p. 94, pl. 19, f. 6 (1874) (Natal).
140. *P. Schiodti*, Westwood, Thes. Ent. Oxon. p. 85, pl. 16, f. 6 (1874) (Bengale).  
*Schiodti*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.
141. *P. scyphus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2) Vol. 9, p. 24, 43 (1886) (Madagascar).
142. *P. semicucullatus*, (Brauns), Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 46, 53 (1904) (Cap).
143. *P. semilincatus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 38 (1899) (Cap).
144. *P. semirufus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 45, pl. 4, f. 9 (1899); Vol. 25, p. 69 (1904) (Java).
145. *P. seriesetosus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 48, 59, pl. 6, f. 3 (1904) (Bengale).
146. *P. sesquisulcatus*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 37, pl. 3, f. 2 (1899) (Inde, Guzerath).  
subsp. *brevicornis*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 33, 50 (1904).
147. *P. setosus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 60 (Guinée).  
*setosus*, Lacordaire, Gen. Col. Atl. pl. 14, f. 4; Westwood, Thes. Ent. Oxon. p. 95, pl. 19, f. 4 (1874); Bedel, Bull. Soc. Ent. Fr. 1900, p. 279.
148. *P. Shuckardi*, Westwood, Trans. Ent. Soc. Lond. Vol. 2, p. 87, pl. 9, f. 4; Arcana Ent. Vol. 2, p. 187, pl. 92, f. 5 (1845) (Afrique Méridionale).  
*Shuckardi*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2) Vol. 8, pl. 19, f. 30, 31 (1885).
149. *P. signatipennis*, Péringuey, Trans. S. Afr. Phil. Soc. Vol. 3, p. 83, pl. 1, f. 4 (1885); Vol. 10, p. 27, pl. 13, f. 2 (1897) (Transvaal).
150. *P. sikoranus*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 51, p. 82 (1890) (Madagascar).
151. *P. sinicus*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 57; Thes. Ent. Oxon. p. 85, pl. 18, f. 10 (1874) (Hongkong).  
*sinicus*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.
152. *P. so'eatus*, Wasmann, Krit. Verz. Myrmec. u. Termitoph. Arthrop. p. 216 (1894) (Inde).
153. *P. Spenci*, Westwood, Proc. Ent. Soc. Lond. 1864, p. 190; Thes. Ent. Oxon. p. 90, pl. 18, f. 8 (1874) (Inde).  
*Spenci*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.

154. *P. sphaerocerus*, Afzelius, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 4, p. 270, pl. 22, f. 2-6 (Sierra-Leone).  
*sphaerocerus*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 184, pl. 92, f. 3 (1845).
155. *P. spiniceps*, Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 50, 63, pl. 6, f. 6 (1904) (Sierra-Leone).
156. *P. spinicola*, Wasmann, Mitth. Schweiz. Ent. Ges. Vol. 8, p. 355 (1892) (Somali).  
*spinicola*, Keller, Zool. Anz. 1892, p. 137; Kolbe, Die Käf. Deutsch-Ost-Afr. p. 86 (1897).
157. *P. spinicoxis*, Westwood, Proc. Linn. Soc. Lond. 2, 1849, p. 59; Thes. Ent. Oxon. p. 84, pl. 18, f. 7 (1874) (Afrique centrale et méridionale). — **Pl. 2, Fig. 23.**  
*spinicoxis*, Péringuey, Trans. S. Afric. Philos. Soc. Vol. 10, p. 23 (1897); Kolbe, Die Käf. Deutsch-Ost-Afr. p. 86 (1897).
158. *P. Spinolae*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 824, fig. (1901) (Abyssinie).  
*Shuckardi*, var. Gerstäcker, Stett. Ent. Zeit. 1867, p. 432.  
*Curtisi*, Raffray (nec Westwood), Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 31, 46 (1886).
159. *P. stevensianus*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 19, p. 48; Arcana Ent. Vol. 2, p. 176, pl. 90, f. 2 (1845) (Inde).  
*stevensianus*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.
160. *P. suavis*, Wasmann, Krit. Verz. Myrmec. u. Termitoph. Arthrop. p. 215 (1894); Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 44, 54, pl. 5, f. 4 (1904) (Inde : Belgaum).
161. *P. thoracicus*, Donovan, Ins. Ind. pl. 5, f. 2 (1800) (Inde).  
*thoracicus*, Rees, Encycl. Ent. pl. 8, f. 11, 11\*; Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 16, p. 640, pl. 33, f. 28-30; Arcana Ent. Vol. 2, p. 180, pl. 90, f. 4 (1845); Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 25, p. 44, 54 (1904).  
*trigonicornis*, Latreille, Gen. Crust. Ins. Vol. 3, p. 3, pl. 11, f. 8; Schönherr, Syn. Ins. 1, 3, p. 19.
162. *P. tibialis*, Westwood, Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 19, p. 47 (1841); Arcana Ent. Vol. 2, p. 174, pl. 90, f. 1 (1845) (Bengale).  
*tibialis*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163.
163. *P. tigrinus*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 40, p. 825 (1901) (Abyssinie).  
*Latreillei*, Raffray (nec Westwood), Nouv. Arch. Mus. (2), Vol. 9, p. 10, 45 (1886).
164. *P. turcicus*, Frivaldsky, A. Magyar tudós, 1835, p. 263, pl. 6, f. 5 (Grèce, Turquie, Asie mineure, Syrie).  
*turcicus*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 174, pl. 88, f. 5; Saulcy, Bull. Soc. Hist. Nat. Moselle, Vol. 13, p. 13 (1874); Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 89, pl. 18, f. 5; Escherich, Zool. Jahrb. Syst. Vol. 12, p. 27, pl. 2 (1898).  
*Mariae*, Mulsant, Ann. Soc. Linn. Lyon Vol. 2, p. 143 (1854).
165. *P. verticalis*, Reiche, Ferr. Galin. Voy. Abyssin. Zool. p. 390, pl. 24, f. 5, 5a (Abyssinie).  
*verticalis*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 84, pl. 19, f. 8 (1874).
166. *P. vexator*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 11, p. 377, pl. 11, f. 11 (1898) (Zambézie).
167. *P. viator*, Péringuey, Trans. Ent. Soc. Lond. 1896, p. 151; Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 10, p. 34, pl. 12, f. 4; pl. 13, f. 16 (1897) (Natal).
168. *P. Vollenhovi*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 94, pl. 19, f. 10 (1874) (Afrique tropicale).
169. *P. Wasmanni*, Kraatz, Deutsch. Ent. Zeit. 1894, p. 317 (Madagascar).
170. *P. Waterhousei*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 90, pl. 16, f. 4 (1874) (Birmanie, Penang, Malacca, Sumatra).  
*Waterhousei*, Atkinson, Cat. Ins. Or. Reg. p. 163; Wasmann, Notes Leyd. Mus. Vol. 21, p. 40 (1899); Vol. 25, p. 68 (1904).
171. *P. Woerdeni*, Ritsema, Stett. Ent. Zeit. Vol. 37, p. 42 (1876) (Congo). — **Pl. 2, Fig. 22.**
172. *P. Wroughtoni*, Wasmann, Krit. Verz. Myrm. u. Termitoph. Arthrop. p. 215 (1894) (Inde).

## 9. GENUS HYLOTORUS, DALMAN

**Hylotorus.** Dalman, Anal. Ent. p. 103; Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 40 (1845); Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 8, p. 351 (1885).

**Caractères.** — Cylindrique. Tête grosse, ronde, sans cou, enfoncée jusqu'aux yeux dans le prothorax; de chaque côté, sur le front, une excavation destinée à loger les antennes; entre ces deux cavités, le front est réduit à une carène. Antennes de deux articles, le premier petit, subtriangulaire, inséré au fond de la cavité, vers le milieu; au repos, il se couche au fond de la cavité s'appuyant le long

de la carène frontale; le second beaucoup plus grand, ovale, lancéolé, se replie en sens inverse sur le premier et remplit complètement la cavité; on ne voit plus alors de l'antenne que l'extrémité du second article, qui dépasse un peu le côté de la tête. Au dessus de la cavité antennaire, se trouvent des pores que M. Westwood a pris à tort pour des ocelles.

Les yeux sont légèrement réniformes, petits et verticaux.

Les organes buccaux s'appliquent exactement contre la cavité buccale, et l'occulent complètement.

Palpes maxillaires de quatre articles; premier annulaire, deuxième très grand, un peu moins de moitié plus large que long, un peu dilaté extérieurement à la base, sinué à l'angle apical interne, qui est proéminent, bien que peu aigu, troisième très petit, en cône tronqué, inséré sur la face interne du second, et en partie caché par lui, dernier très petit, subconique. Mâchoire à un seul lobe, avec un fort crochet formant un angle très ouvert, et quelques soies sur la marge supérieure. Palpes labiaux moins grands, deux premiers articles très petits, troisième grand, droit au côté externe, un peu renflé au côté interne, atténué au sommet et légèrement arrondi. Languette cordiforme, ses angles supérieurs repliés en dedans et relevés, quadri-sinué au sommet avec le milieu obtusément denté.

Mandibules robustes, larges, assez recourbées, unidentées.

Menton complètement soudé à la pièce prébasilaire, sauf les deux lobes qui sont courts, larges et arrondis au bout.

Prothorax plus ou moins profondément bilobé, lobe antérieur deux fois plus grand que le postérieur et divisé lui-même longitudinalement par un sillon. Elytres beaucoup plus larges que le prothorax, étranglées à leur base, à côtés presque parallèles, leurs épipleures très grandes. Les épisternums du métasternum sont très petits, triangulaires. Premier segment abdominal très grand, deuxième et troisième très petits, quatrième plus grand, échancré. Pattes très courtes, larges, comprimées; les cuisses sont sillonnées pour loger les tibias excavés eux-mêmes pour recevoir en partie les tarse qui sont épais, courts, leurs quatre premiers articles transversaux, subégaux. Les pattes, repliées sur elles-mêmes se logent dans les dépressions qui s'étendent sur les flancs du sternum, de l'abdomen, et sur les épipleures élytrales. En sorte que les antennes et les pattes étant contractiles ont chacune une cavité pour s'y replier. (Raffray).

Ce curieux genre m'est inconnu en nature. Je reproduis ci-dessus textuellement la description très détaillée qu'en a donnée Raffray.

**Distribution géographique des espèces.** — Les trois espèces connues sont toutes africaines. L'*H. Blanchardi*, a été trouvé par Raffray, exclusivement dans des nids de fourmis.

1. *H. Blanchardi*, Raffray, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 2, Bull. p. 48 (1882); Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 10, 33, Vol. 8, pl. 15, f. 18, 18<sup>bis</sup>, pl. 16, f. 17, 18, 24, 27, pl. 18, f. 39-41, pl. 19, f. 36-40 (1886) (Abyssinie). — **Pl. 2, Fig. 34-34<sup>d</sup>**.
2. *H. bucephalus*, Gyllenhal, Schönh. Syn. Ins. 1, 3, app. p. 15, pl. 6, f. 2, 2a (*Paussus*) (Sierra Leone).  
*Hylotorus bucephalus*, Westwood, Arcana Ent. Vol. 2, p. 40, pl. 58, f. 4 (1845); Thes. Ent. Ox. p. 81, pl. 17, f. 2 (1874).
3. *H. hottentottus*, Westwood, Thes. Ent. Ox. p. 81, pl. 17, f. 1 (1874) (Natal, Zululand).  
*hottentottus*, Raffray, Nouv. Arch. Mus. Paris (2), Vol. 9, p. 34 (1886).





	Pages.		Pages.		Pages.
<i>quadrinaculatus</i> , Westw. ( <i>g. Cerapterus</i> )	10	<i>setosus</i> , Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	27	<i>tibialis</i> , Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	28
Raffrayi, Pér. ( <i>g. Paussus</i> )	27	Shuckardi, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	27	tigrinus, Gestro ( <i>g. Paussus</i> )	28
recticornis, Raffray ( <i>g. Paussus</i> )	27	<i>Shuckardi</i> , var. Gerst. ( <i>g. Paussus</i> )	28	<i>trigonicornis</i> , Latr. ( <i>g. Paussus</i> )	28
Reichei, Thomson ( <i>g. Paussus</i> )	27	signatipennis, Pér. ( <i>g. Paussus</i> )	27	trinitatis, Kolbe ( <i>g. Cerapterus</i> )	10
Reitteri, Kr. ( <i>g. Paussus</i> )	27	<i>Sikorai</i> , Pouj. ( <i>g. Paussus</i> )	24	turcicus, Friv. ( <i>g. Paussus</i> )	28
Ritsemæ, Gestro ( <i>g. Lebioderus</i> )	18	sikoranus, Dohrn ( <i>g. Paussus</i> )	27	Turneri, Mac L. ( <i>g. Arthropterus</i> )	12
Ritsemæ, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	27	Simonis, Dohrn ( <i>g. Platyrhopalus</i> )	19	unicolor, Westw. ( <i>g. Platyrhopalus</i> )	19
Riverinae, Mac Leay ( <i>g. Arthropterus</i> )	12	sinicus, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	27	Van Dami, V. d. Poll ( <i>g. Pentaplatarthrus</i> )	14
rockhamptonensis, Mac L. ( <i>g. Arthropterus</i> )	12	Smithi, Mac Leay ( <i>g. Cerapterus</i> )	9	verticalis, Reiche ( <i>g. Paussus</i> )	28
ruber, Thunb. ( <i>g. Paussus</i> )	27	soleatus, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	27	vexator, Pér. ( <i>g. Paussus</i> )	28
rufitarsis, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	27	Spenci, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	27	vexillifer, Westw. ( <i>g. Euplatyrhopalus</i> )	18
rugiceps, Pér. ( <i>g. Paussus</i> )	27	sphaerocerus, Afz. ( <i>g. Paussus</i> )	28	viator, Pér. ( <i>g. Paussus</i> )	28
rugosus, Raffray ( <i>g. Paussus</i> )	27	spiniceps, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	28	Vollenhovi, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	28
rusticus, Pér. ( <i>g. Paussus</i> )	27	spinicola, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	28	Walkeri, Waterh. ( <i>g. Proto-paussus</i> )	7
Saharæ, Bedel ( <i>g. Paussus</i> )	27	spinicoxis, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	28	Wasmanni, Kr. ( <i>g. Paussus</i> )	28
Saundersi, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	27	Spinolæ, Gestro ( <i>g. Paussus</i> )	28	Waterhousei, Mac Leay ( <i>g. Arthropterus</i> )	12
Schaumi, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	27	Ståli, Westw. ( <i>g. Cerapterus</i> )	10	Waterhousei, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	28
Schiodti, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	27	stevensianus, Westw. ( <i>g. Paussus</i> )	28	Westermanni, Westw. ( <i>g. Pleuropterus</i> )	13
scutellaris, Mac Leay ( <i>g. Arthropterus</i> )	12	Stuhlmanni, Kolbe ( <i>g. Cerapterus</i> )	10	Westermanni, Raffr. ( <i>g. Pleuropterus</i> )	13
scyphus, Raffray ( <i>g. Paussus</i> )	27	suavis, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	28	Westwoodi, Mac Leay ( <i>g. Arthropterus</i> )	12
semicucullatus, Brauns ( <i>g. Paussus</i> )	27	subampliatu, Mac Leay ( <i>g. Arthropterus</i> )	12	Westwoodi, Saund. ( <i>g. Platyrhopalus</i> )	19
semilineatus, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	27	<i>subcylindricus</i> , Westw. ( <i>g. Arthropterus</i> )	11	Wilsoni, Westw. ( <i>g. Arthropterus</i> )	12
semirufus, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	27	subcylindricus, Mac Leay ( <i>g. Arthropterus</i> )	12	Woerdeni, Rits. ( <i>g. Paussus</i> )	28
senegalensis, Gestro ( <i>g. Arthropterus</i> )	11	<i>subsulcatus</i> , Westw. ( <i>g. Arthropterus</i> )	12	Wroughtoni, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	28
seriesetosus, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	27	<i>suturalis</i> , Westw. ( <i>g. Platyrhopalus</i> )	19	Wyanamattæ, Mac Leay ( <i>g. Arthropterus</i> )	12
sesquisulcatus, Wasm. ( <i>g. Paussus</i> )	27	taprobanensis, Gestro ( <i>g. Pleuropterus</i> )	13		
		<i>Thomsoni</i> , Reiche ( <i>g. Paussus</i> )	22		
		thoracicus, Donov. ( <i>g. Paussus</i> )	28		

## EXPLICATION DES PLANCHES

## PLANCHE I.

- Fig. 1. *Protopaussus Feae*, Gestro (type).  
 — 1a. " " " face inférieure de la tête.  
 — 2. *Homopterus brasiliensis*, Westwood (d'après Westwood).  
 — 3. \* " " " mâchoire et palpe maxillaire.  
 — 3a. \* " " " palpe labial, face interne.  
 — 4. *Cerapterus Horsfieldi*, Westwood.



- Fig. 5. \**Cerapteris Smithi*, Mac Leay, palpe maxillaire.  
 — 5a. \* » » » languette et palpe labial.  
 — 6. *Arthropterus Wilsoni*, Westwood.  
 — 7. *Arthropterus Feae*, Gestro (type).  
 — 8. \**Arthropterus brevis*, Westwood, palpe maxillaire.  
 — 8a. \* » » » languette et palpe labial.  
 — 9. *Pleuropterus Cardoni*, Gestro.  
 — 10. *Pleuropterus Dohrni*, Ritsema.  
 — 11. \**Pleuropterus taprobanensis*, Gestro, partie inférieure de la bouche.  
 — 12. *Pentaplatarthrus Bottegi*, Gestro (type)  
 — 13. \**Pentaplatarthrus paussoides*, Westwood, palpe maxillaire.  
 — 14. *Ceratoderus Oberthürri*, Gestro (type).  
 — 15. \**Ceratoderus bifasciatus*, Kollar, palpe maxillaire et mâchoire.  
 — 15a. \* » » » languette et palpe labial.  
 — 16. *Merismoderus Bensoni*, Westwood.  
 — 16a. \* » » » palpe maxillaire.  
 — 16b. \* » » » languette et palpe labial.  
 — 17. *Lebioderus Goryi*, Westwood.  
 — 17a. \* » » » palpe maxillaire et mâchoire.  
 — 18. *Euplatyrhopalus aplustrifer*, Westwood.

## PLANCHE 2.

- Fig. 19. *Platyrhopalus irregularis*, Ritsema.  
 — 20. *Platyrhopalopsis Mellyi*, Westwood.  
 — 20a. \* » » » palpe maxillaire et mâchoire.  
 — 20b. \* » » » palpe labial.  
 — 21. *Paussomorphus Chevrolati*, Westwood.  
 — 21a. \* » » » palpe maxillaire et mâchoire (face externe).  
 — 21b. \* » » » languette et palpe labial.  
 — 22. *Paussus Woerdeni*, Ritsema.  
 — 23. *Paussus spinicoxis*, Westwood.  
 — 24. *Paussus Klugi*, Westwood.  
 — 25. *Paussus armicollis*, Fairmaire (type).  
 — 26. *Paussus Howa*, Dohrn.  
 — 27. *Paussus cochlearius*, Westwood.  
 — 28. *Paussus elaphus*, Dohrn.  
 — 29. *Paussus dama*, Dohrn.  
 — 30. \**Paussus crenaticornis*, Raffray, palpe maxillaire.  
 — 30a. \* » » » palpe labial.  
 — 31. \**Paussus granulatus*, Westwood, palpe maxillaire et mâchoire (face interne).  
 — 31a. \* » » » languette et palpe labial.  
 — 32. \**Paussus laetus*, Gerstäcker, palpe maxillaire (face externe).  
 — 32a. \* » » » languette, palpe labial et menton.  
 — 33. \**Paussus cultratus*, Westwood, palpe maxillaire.  
 — 33a. \* » » » languette et palpes labiaux.

Fig. 34. \**Hylotorus Blanchardi*, Raffray.

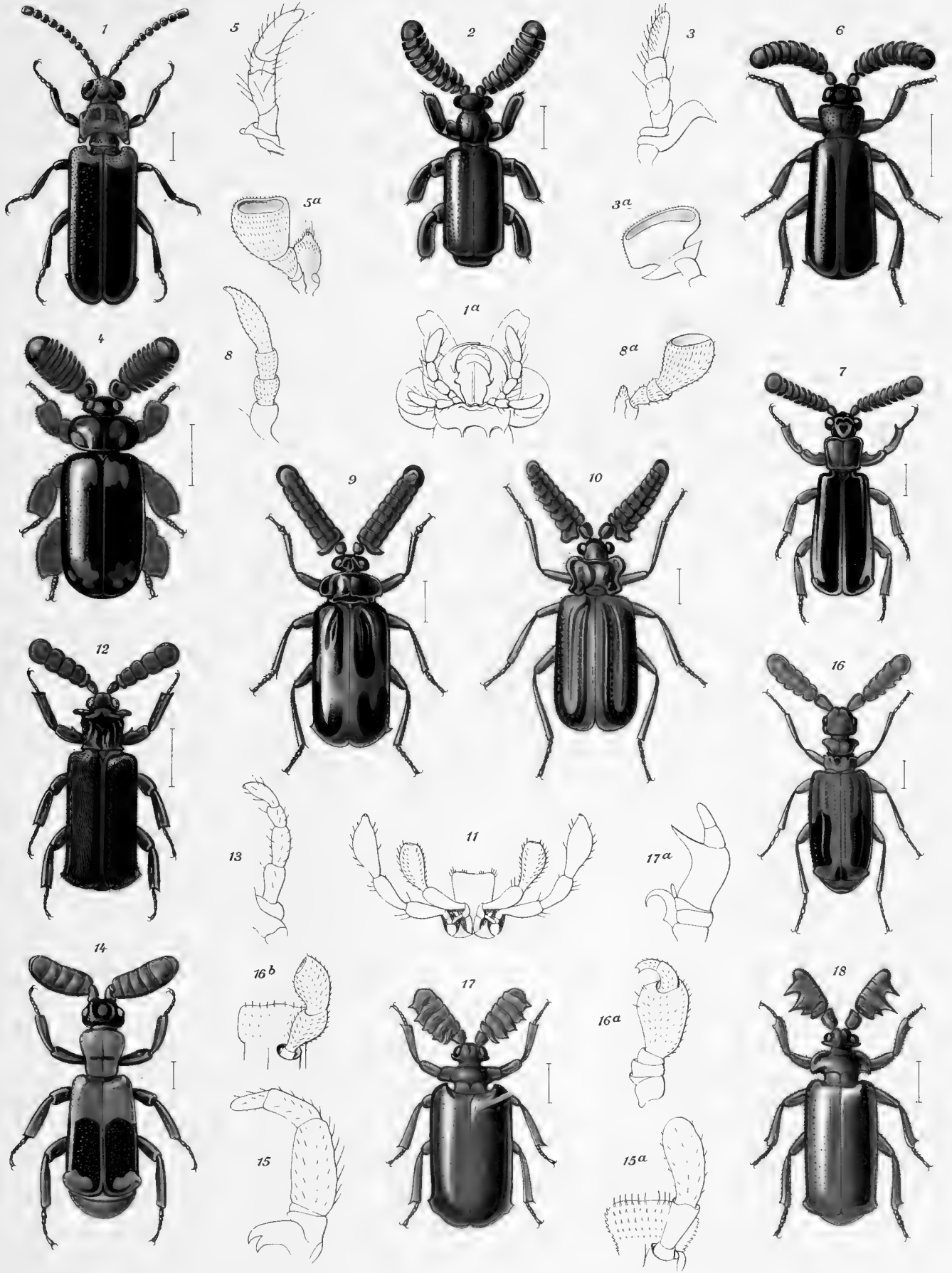
- |        |   |   |   |   |                                  |
|--------|---|---|---|---|----------------------------------|
| — 34a. | * | » | » | » | antenne dépliée, vue en dessus.  |
| — 34b. | * | » | » | » | antenne repliée, vue en dessous. |
| — 34c. | * | » | » | » | palpe maxillaire et mâchoire.    |
| — 34d. | * | » | » | » | languette et palpe labial.       |

Les figures sont exécutées en majeure partie par M. E. C. Menger; les nos 1, 7, 12 et 14 par M. Baliani, sous la direction de M. Gestro.

Elles sont originales, à l'exception de celles marquées \*, qui sont empruntées à Raffray.

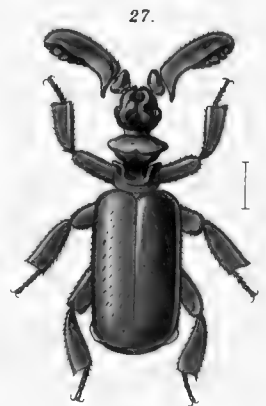
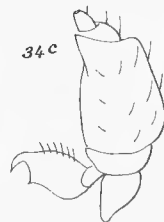
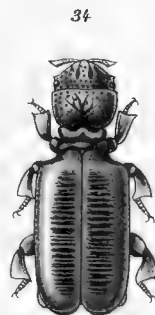
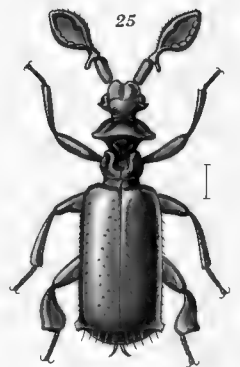
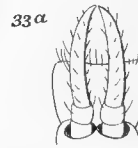
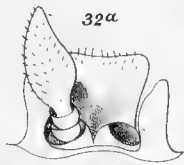
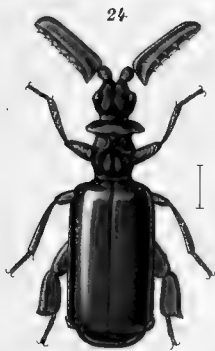
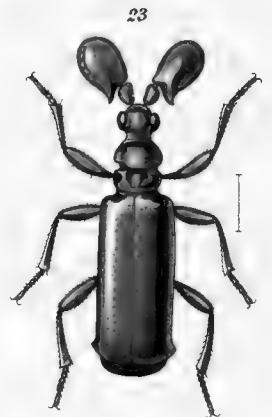
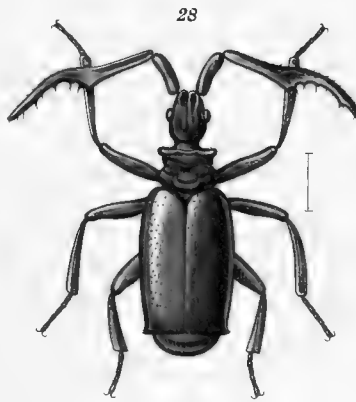
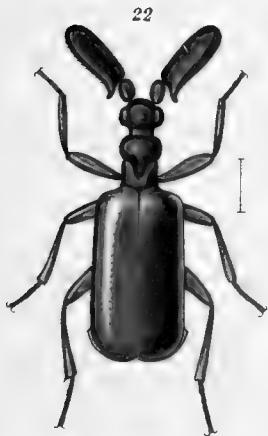
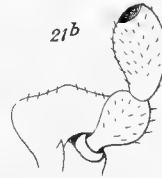
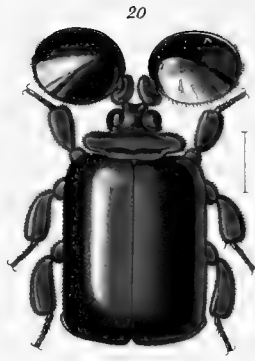
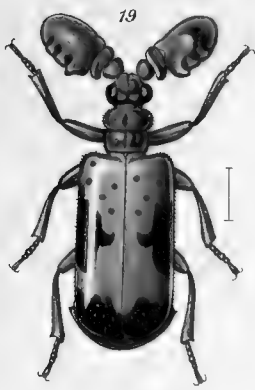
---

Bruxelles, le 13 Août 1905.



FAM. PAUSSIDÆ

1950  
10-11-50  
10/11/50



FAM. PAUSSIDÆ

LIBRARY  
OF THE  
UNITED STATES GOVERNMENT

LEPIDOPTERA

FAM. NYMPHALIDÆ

SUBFAM. AMATHUSINÆ





# LEPIDOPTERA RHOPALOCERA

## FAM. NYMPHALIDÆ

### SUBFAM. AMATHUSIINÆ

von H. STICHEL

MIT 1 SCHWARZEN UND 5 COLORIERTEN TAFELN



Die Geschichte der *Amathusiinae* deckt sich im grossen und ganzen mit derjenigen der *Discophorinae*. Typischer Repräsentant der Unterfamilie ist die Gattung *Amathusia* Fabricius, welche mit ihren Verwandten in diejenige Sectio gehört, die Latreille (1825) als « les *Nacrés* » (*Perlata*) in der Tribus *Papilionides* der 1. Familie *Diurna* in seinen « Familles naturelles du Règne animal » bezeichnete. Th. Horsfield (1828) vereinigte die betreffenden Gattungen mit einer Reihe *Nymphalinae* s. str., ferner mit der Gattung *Morpho*, gewissen *Satyrinae* u. a. als *Thysanuriform*-Stirps und nach dem System von Boisduval (1836) würden sie in die Tribus *Morphides* gehören. Eine ganze Reihe späterer Autoren schliessen sich dieser Wahl an, nur in verschiedener Bildung der Wortendung und unter wechselnder Bezeichnung der Einheit; so betrachten Chenu & Lucas dieselbe als Divisio *Morphites* in der Tribus *Nymphalidae*, Distant (1886) in analoger Weise als Gruppe *Morphina* der Subfamilie *Nymphalinae*. Eine nach den heutigen Nomenklaturregeln (1) gültige Benennung wählte Butler (1869) bei Aufstellung der Subfamilie *Morphinae*. Ihm folgen in gleicher oder fast gleicher Ausdehnung des Begriffs mit derselben Wortbildung Kirby (1871), Druce (1873), Salvin u. Godman (1877), de Nicéville (1882), F. Moore (1886), Semper (1887), W. Müller (1891), Leech (1894) u. a. Die Meinung über die Ableitung oder Subordination der Subfamilie ist aber geteilt und wenn auch die Mehrzahl dieser Autoren die *Nymphalidae* als nächst höhere Einheit betrachten, so geht bei etlichen anderen doch die Ansicht dahin, die *Morphinae* den *Satyridae* oder einer dieser gleichwertigen und den *Nymphalidae* nebengeordneten Familie zu unterstellen. Es sind dies W. Müller (1886) und E. Haase

(1) Règles Internationales de la Nomenclature Zoologique adoptées par les Congrès Internationaux de Zoologie. Paris 1905.

(1888 u. 91); ersterer fasste *Morphinae*, *Brassolinae* und *Satyrinae* als Familie *Satyridae* zusammen, letzterer stellte die *Morphinae* zur Familie *Satyromorpha* in ähnlichem Sinne.

Während nun hier überall die betreffende Einheit als Subfamilie aufzufassen ist, begegnen wir derselben an anderen Stellen in etwa gleichen oder ähnlichen Grenzen als eigene Familie *Morphidae*. Diese Bezeichnung finden wir bei Moore (1877), der seinen Standpunkt übrigens später verliess (s. oben), bei Doherty (1886), Hagen (1897) u. a. Im weiteren vereinigten C. u. R. v. Felder (1866) und Hewitson (1868) die hierher gehörigen Gattungen ganz oder teilweise unmittelbar mit den *Satyridae* oder sie wurden auf *Nymphalidae* und *Morphidae* verteilt, so bei Doubleday (1844) und Westwood (1850), und endlich beschränkten sich etliche wenige Autoren darauf, die von ihnen behandelten Genera der hier gedachten Gesamtheit unmittelbar als Glieder der *Nymphalidae* oder einer dieser nachgeordneten Einheit gleicher Wortableitung zu behandeln; Herrich-Schäffer (1864) und Piepers (1866) wählten hierbei die Benennung *Nymphalina*, Bates (1864), Moore (1878) den Namen *Nymphalinae* als Subfamilie.

Soweit nun in allen diesen Fällen nicht einzelne, in eine Ausnahme- oder Sonderstellung, insbesondere bei den *Nymphalinae* oder *Satyrinae*, untergebrachte Gattungen, sondern eine, weitere Grenzen umfassende systematische Gemeinschaft in Frage kommt, erstreckte sich diese stets mit auf das südamerikanische Genus *Morpho*. Erste Anregung zur Spaltung der ungleichen Glieder der Gesamtheit gab Schatz (1889) durch Kennzeichnung der ungleichartigen Sectionen als « *Morphiden der neuen und alten Welt* », Moore (1895) wählte für letztere die wissenschaftlich brauchbare Bezeichnung *Amathusiinae* als Subfamilie der *Nymphalidae*, und ihm schliessen sich de Nicéville, Martin (1896) u. a. an. Reuter (1896) bezeichnet die Einheit in gleichem Sinne als Tribus *Amathusiidi* der Subfamilie *Morphinae* in der Familie *Satyridae* und Stichel (1902) betrachtet sie unter gleichzeitiger Abtrennung der *Discophoridae* als eine den *Nymphalidae* s. str. (= *Nymphalinae*, *Morphidae* und *Satyridae*) nebengeordnete Familie *Amathusiidae*. Dieser Standpunkt ändert an der Einteilung sachlich nichts, ist nur formeller Natur und die Folge einer Auffassung des Systems in dezentraler Richtung. Die durch v. Bönninghausen (1896) aufgestellte Familie *Thaumantidae* deckt sich mit der Subfamilie *Amathusiinae* Moore und ist der Name deswegen zu verwerfen. Nach der in neuester Zeit durch Röber und Stichel (1905) erfolgten Ablösung der *Hyantidae* (*Hyantinae*) verbleiben in der Subfamilie endgiltig 10 Gattungen, welche zweckmässig nach der Morphologie des männlichen Copulationsapparates und nach dem allgemeinen Habitus in 2 Tribus eingeteilt werden. Die Gattung *Thauria* nimmt zwischen beiden Tribus eine vermittelnde Uebergangstellung ein.

## LITERATURNACHWEIS

- Amathusiinae**, Subfam. (part.). Moore, Lep. ind. Vol. 2, p. 170 (1895).  
**Amathusiinae**. Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 64 (2), p. 393 (1896).  
**Amathusiidi**, Tribus (part.). Reuter in Sv. Akad. Handl. Vol. 19, p. 396 (1896).  
**Amathusiinae** (part.). Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 41, p. 301; Vol. 42, p. 4 (1897).  
**Amathusiinae** (part.). Nicéville in Journ. Bombay Soc. Nat. Hist. Vol. 12, p. 187 (1898).  
**Amathusiinae**. Crowley in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 505 (1900).  
**Amathusiinae** (part.). Nicéville in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 71 (2), p. 8 (1902).  
**Amathusiidae**, Fam. Stichel in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 15, p. 59 (1902).  
**Amathusiinae** (part.). Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 106 (1904).  
**Hipparchidae** (part.). Swainson, Zool. Ill. Vol. 1, Text zu t. 11 (*Hipparchiae*, corr. in addendis) (1820).  
**Perlata**, Sectio (part.). Latreille, Fam. Règne Anim. Cuvier, p. 468 (1825).  
**Thysanuriform**-Stirps (part.). Horsfield, Descr. Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 61 (1828).  
**Thysanuriform**-Larvae (Stirps with) (part.). Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 184 (1857).  
**Morphides** (part.). Boisduval, Spec. Gén. Lép. p. 166 (1836).

- Morphites** (part.). Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 454 (1840).
- Morphitæ**, Divisio (part.). Chenu u. Lucas in Encycl. Méth. Papill. p. 164 (1853).
- Morphidæ** (part.) + **Nymphalidæ** (part.). Ménétriés, Cat. Acad. Imp. St.-Pétersb. Lep. Vol. 1, p. 37, 21 (1855).
- Morphidæ** (part.). Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3; Index, p. 65 (1862).
- Morphinae**, Subfam. (part.). Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 3 (1869).
- Morphinae** (part.). Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 42 (1869).
- Morphoinae**. Butler in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 485 (1870).
- Morphinae** (part.) + **Nymphalinae** (part.). Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 115; p. 147 (Gen. *Xantho-*  
*taenia*, p. 238) (1871).
- Morphinae** (part.). Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 340 (1873).
- Morphinae** (part.). Butler in Trans. Linn. Soc. Lond. (2), Vol. 1, p. 538 (1876); Proc. Zool. Soc. Lond. p. 468 (1877).
- Morphinae**. Salvin u. Godman in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 143 (1877).
- Morphidæ**, (Fam.). Moore in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 583 (1877); loc. cit. p. 697 (1878).
- Morphinae**. Godman u. Salvin in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 638, 645 (1878).
- Morphinae** (part.). Nicéville, in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 51, (2), p. 57 (1882).
- Morphina**, Gruppe. Distant, Rhop. Malay. p. 67 (1882).
- Morphinae** (part.). Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 281 (1883).
- Morphinae** (part.). Kheil, Rhop. Nias, p. 20 (1884).
- Morphidæ** (part.). Doherty in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 55 (2), p. 109, 121 (1886).
- Morphinae** (part.). Elwes u. Nicéville in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 55 (2), p. 419 (1886).
- Morphides** (part.). Capronnier in Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, p. 6 (1886).
- Morphinae** (part.). Moore in Journ. Linn. Soc. London, Zool. Vol. 21, p. 33 (1886).
- Morphidæ** (part.). Ribbe in Corr. Bl. Iris. Vol. 1, p. 82 (1886).
- Morphinae** (part.). W. Müller in Zool. Jahrb. Vol. 1, p. 184, 193 (1886).
- Morphidæ** (part.). Haase in Corr. Bl. Iris. Vol. 1, p. 102 (1886); p. 306 (1888).
- Morphinae** (part.). Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 67 (1887).
- Morphinae** (part.). Wood-Mason u. Nicéville in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 55 (2), p. 353 (1887).
- Morphiden** (part.). Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett Vol. 1, p. 187 (1887).
- Morphinae**. Pagenstecher in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 41, p. 91 (1888).
- Morphiden** der alten Welt (part.). Schatz (Staudinger u.), Exot. Schmett, Vol. 2, p. 184 (1889).
- Morphidæ**. Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 240 (1889); Vol. 11, p. 108 (1898).
- Morphinae**. Kirby in Ann. Nat. Hist. (6), Vol. 3, p. 160 (1889).
- Morphidæ**, Fam. Doherty in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 58 (2), p. 124 (1889); Vol. 60 (2), p. 25 (1891).
- Morphidæ**. Doherty in Proc. Boston Soc. Nat. Hist. Vol. 25, p. 60 (1890).
- Morphinae** (part.). Haase in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 4, p. 29; p. 33 (1891).
- Morphinae** (part.). Rothschild in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 5, p. 434 (1892).
- Morphinae**. Leech, Butt. Chin. Jap. Cor., p. 110 (1892).
- Morphina**. Hagen in Berl. Ent. Zeit. Vol. 37, p. 144 (1892),
- Morphinae**. Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 2, 3, 4 (1892-98).
- Morphinae** (part.). Swinhoe in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 275 (1893).
- Morphinae** (part.). Kirby, Handb. Lep. Vol. 1, p. 193 (1894).
- Morphinae**. Nicéville in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 63 (2), p. 2 (1894).
- Morphinae**. Grose Smith in Novit. Zool. Vol. 1, p. 357 (1894).
- Morphiden** der alten Welt (part.). Reuter in Acta Soc. Sc. Fenn. Vol. 22, p. 108 (1896).

- Morphidae (Amathusiinae)** (part.). Martin in Deutsche Ent. Zeit. Vol. 8, p. 253 (1896).
- Morphinae.** Pagenstecher in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 23, p. 404 (1897).
- Morphidae** (part.). Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 79 (1897).
- Morphidae** (part.). Grote in Canad. Ent. Vol. 30, p. 203 (1898).
- Morphinae** (part.). Jordan in Novit. Zool. Vol. 5, p. 390 (1898).
- Morphidae.** Rebel in Term. Füz. Vol. 21, p. 374 (1898).
- Morphiden.** Pagenstecher. Zoologica, Vol. 27, p. 60 (1899).
- Morphinae** (part.). Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 13 (1900).
- Morphinae** (part.). Kirby in Hübner u. Geyer. Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 46 (1901).
- Morphidae.** Hagen in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 20, p. 331 (1902).
- Morphidae.** Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 189 (1904).
- Morphinae,** Subfam. Bingham in Fauna Brit. India, Butt. Vol. 1, p. 181.
- Nymphalidae** (part.) + **Morphidae** (part.). Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 64, p. 115 (1844).
- Nymphalidae** (part.) + **Morphidae** (part.) (Doubleday) Westwood (u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 81 (1847); Vol. 2, p. 332 (1850).
- Nymphalina** (part.). Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 18, p. 105, 152 (1864); Vol. 19, p. 74 (1865).
- Nymphalinae** (part.). Bates in Journ. Ent. Vol. 2, p. 220 (1864).
- Nymphalina** (part.). Piepers in Tijdschr. v. Ent. Vol. 9, p. 9 (1866).
- Nymphalidae** (part.). Butler in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 766 (1876).
- Nymphalinae** (part.). Moore in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 826 (1878); Lep. Ceylon, Vol. 1, p. 26 (1881).
- Nymphalidae** (part.). Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 472 (gen. *Clerome* = *Faunis*) (1888).
- Nymphalidae** (part.). Waterhouse, Aid Ident. Ins. Vol. 2, Index p. 15 (1890).
- Satyridae** (part.). C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 453 (1866).
- Satyridae** (part.). Hewitson, Exot. Butt. Vol. 4, t. Aemona u. Index (1868).
- Thaumantidae** (part.). Bönninghausen in Verh. Nat. Ver. Hamburg, Vol. 19, p. 8 (1896).

**Allgemeine Charaktere.** — Körperbau und Flügelgeäder der Amathusiinae ist im Verhältnis zur Grösse der Tiere im allgemeinen nicht besonders kräftig aber meist proportioniert. Die Grösse schwankt zwischen Mittel- und Oberstufe, die Form der Flügel ist sehr mannigfaltig, neben einfachen, abgerundet dreieckigen gibt es apical scharf zugespitzte und hinten gelappte Vorderflügel, wie auch ausser rundlichen und ovalen Hinterflügeln solche mit Ecken und schwanz- oder zipfelartigen Analfortsätzen vorkommen. Auch in Zeichnung und Färbung der Oberseite ist wenig Gleichmässigkeit vorhanden. So unscheinbar manche Gattungsvertreter sich in braunen und grauen Farbtönen ohne oder mit nur geringen Zeichnungen oder Schattierungen zeigen, um so lebhafter reizt das dunkle Sammetkleid anderer mit prächtig blau und violett schillernden Flecken und Binden unsere Sinnesempfindung. Manche dieser Arten indessen sind geschlechtlich dimorph und die Weibchen entbehren dann in der Regel des lebhafteren Schmuckes. Rot fehlt ganz, dagegen sind zart-violette, chokoladenfarbene abgetönte Flächen neben lebhaftem Gold- oder Ockergelb, teilweise in Weiss übergehend, mit dunklen, eigentümlich ornamentalen Randmustern bei den grössten Vertretern der Subfamilie, die habituell gewissen neotropischen Morpho-Arten ähneln, eigen. Bei einer etwas abgesondert stehenden Gattung (*Taenaris*) endlich tritt ausser wirkungslos bräunlich oder grauem Farbton, Weiss im Flügelfond auf und die Hinterflügel tragen nicht selten grosse, lebhaft concentrisch schwarz und gelb angelegte Augenflecke. Ozellen, wenn auch grösserenteils in anderer Form und Anordnung, sind es auch, welche bei allen Gattungen der Amathusiinae charakteristisch für die Unterseite sind. Mitunter treten nur zwei solcher Flecke im Hinterflügel auf, der eine vorn zwischen Subcostalis und vorderer Radialis, der

andere im hinteren Medianzwischenraum; beide führen nicht selten Nebenaugen, auch bildet sich eine vollständige Kette von Augen quer über den Discus des Flügels, während umgekehrt eine Reduction dieser Flecke zu Punkten für manche Arten charakteristisch ist. Der Vorderflügel führt seltener völlig ausgebildete Ozellen; sie zeigen sich namentlich bei den grössten, Morpho-ähnlichen Arten der Gattung *Stichophthalma* in mehr oder weniger vollständiger Reihe, sonst nur in einem einzelnen, apical gelegenen Fleck und submarginalen Punkten.

Kopf und Körper ziemlich klein und schwach, seltener etwas kräftiger entwickelt. Die Augen sind gross, breit eiförmig gewölbt, nackt, selten behaart, die Palpen dreigliedrig, den Kopf in der Regel etwas überragend, aber auch kürzer als dieser; Schuppen- und Haarbekleidung dicht anliegend, diese nur ventral an der Basis straffer abstehend und dorsal am distalen Teile des Mittelgliedes etwas schopfartig aufgerichtet. Basalfleck an der Innenseite des proximalen Gliedes in verschiedener Ausbildung, meist klein, dicht mit kegel- oder fischgrätenähnlichen Gebilden in parallelen Reihen besetzt. Die Fühler sind von mässiger Länge, gewöhnlich unter der Hälfte des Vorderflügels, dünn, distal nur schwach, manchmal kaum merklich keulig oder spindelförmig verdickt, ventral mit drei Längsgraden, die zwei furchenähnliche Vertiefungen abschliessen. In diesen mehr oder minder reichlich feine Härchen und paarweis nahe der Basis der einzelnen Segmente stehende einzelne Borsten, der Schaft dorsal im übrigen meist nackt, selten leicht beschuppt (*Aemona*). Vorderbeine des ♂ verkümmert, mit eingliedrigem, die des ♀ mit fünfgliedrigem, bedorntem Tarsus. Vorderflügel mit geschlossener, Hinterflügel bei allen Gattungen mit offener Zelle. Subcostalis des Vorderflügels mit einer Ausnahme (*Stichophthalma*) fünfästig, stets nur ein Ast proximal vom Zellende.

Ueber die Lebensweise berichten die Beobachter übereinstimmend, dass die Amathusiinae echte Waldtiere sind, welche sowohl den hohen Urwald, als auch dichtes Strauch- und Buschwerk, sowie Bambusdickicht bewohnen, jedenfalls schattige Stellen bevorzugen, bei Tage versteckt der Ruhe pflegen und erst bei Sonnenuntergang lebhaft werden. Was letzteren Punkt anlangt, so kann diese Lebensweise nicht als allgemeine Regel gelten, denn die Arten gewisser Genera (*Faunis*, *Xanthotaenia*) lieben es, in unstemem, unberechenbarem Fluge, der eine Verfolgung sehr erschwert, im Walde, namentlich an den Wasserläufen entlang zu fliegen, und auch die Taenariden pflegen taumelnden Fluges, mit langen schwerfälligen Flügelschlägen einherzustreifen und nur da zu rasten, wo gefallene aromatische Früchte (Bananen, Feigen etc.) ihren Geschmacksinn locken. Solche Leckerei ist es auch, welcher andere Amathusiinae mit Eifer und Vorliebe nachgehen und in dieser Hinsicht bieten namentlich die Abfallstätten in der Nähe menschlicher Behausungen einen besonderen Anziehungspunkt (*Thaumantis*); aber auch am frisch ausfliessenden Saft der Zuckerpalme (*Arenga saccharifera* Labill.) pflegen gewisse Amathusia-Arten gern zu saugen (*A. virgata*, nach Fruhstorfer); *Zeuxidia*- und *Amathuxidia*-Arten sind auch beobachtet worden, wie sie an sonnigen Tagen, selbst in der schwersten Regenzeit, in den Mittagsstunden auf Augenblicke aus dem Waldesdunkel im Fluge auftauchen, aber, kaum wahrgenommen, im Dickicht wieder verschwinden. Der Flug der Amathusiinae ist, ausser bei den in dieser Beziehung bereits erwähnten Gattungen, im allgemeinen kräftig und rasch, aber nicht weit und anhaltend. Die Falter setzen sich mit zusammengefalteten Flügeln auf Bambus- und anderes Astwerk oder auf den Erdboden zwischen dürre Blätter; in allen diesen Stellungen sind sie für das menschliche Auge fast unsichtbar. Augenscheinlich fliegen sie ungern; von der Erde aufgeschreckt flattern sie, den Boden fast streifend oder eilen kriechend in das Unterholz oder sie fliegen aus ihren Ruheplätzen im Astgewirr nur kurze Strecken bis zu einem anderen Schlupfwinkel. Alle diese Eigenschaften erinnern ungemein an die Lebensweise der Brassoliniæ, deren Gewohnheit, in der Dunkelheit dem Licht in den Wohnhäusern u. s. w. nachzugehen, auch hier von dem typischen Vertreter der Subfamilie, *Amathusia phidippus*, berichtet worden ist. — Etlichen Arten wird nachgerühmt, dass sie einen angenehmen Geruch verbreiten, der den Duftorganen des Hinterflügels entströmt; so soll *Amathuxidia plateni* wie Veilchen, *Thaumantis diores* nach Vanille

riechen und *Stichophtalma camadeva* ein Fluidum absondern, dessen Geruch an frisches Zobelfell aus dem Kürschnerladen erinnert. (Nach Nicéville, Martin, Fruhstorfer, Hagen, Wood-Mason u. a.).

Die biologischen Verhältnisse der Amathusiinae sind nur wenig bekannt. Nach Doherty (1890) ist das Ei kugelig, durchscheinend, hart, breiter als hoch, mit glatter Oberfläche (*Thaumantis*) oder gegittert (*Faunis*). Genauer weiss man eigentlich nur über die Entwicklungsgeschichte der einen, gemeinsten Art, *Amathusia phidippus* L., die überall da verbreitet ist, wo die hauptsächlich Futterpflanze der Raupe, die Cocospalme (*Cocos nucifera* L.), kultiviert wird. Die Raupen können bei massenhaftem Auftreten grosse Verheerungen anrichten, sie verzehren die üppigen Blattwedel der Palme bis auf die Mittelrippe, so dass die Bäume den Eindruck hässlicher, abgestorbener Reisigbesen machen. Bei der Eiablage werden von den Weibchen hohe, ältere Bäume jüngeren vorgezogen; auch andere Palmenarten, so die afrikanische Oelpalme (? *Elaeis guineensis* L.) und die Palmyrapalme (*Borassus flabelliformis* L.) werden als Nahrungspflanzen nicht verschmäht. — Die Raupe ist in der Jugend weissgrau, der Körper mit feiner, aus zwei Ringen bestehender Dorsalzeichnung und dichter weisser Behaarung; in diesem Stadium leben die Tiere gesellig, fressen des Nachts und verstecken sich bei Tage in dicht gedrängten Klumpen in den Blattachseln. Nach der letzten Häutung trennen sie sich, sie sind dann unscheinbar graugrün mit rotgrauer Behaarung und rötlichem Kopf. Dieser trägt zwei kurze, kolbige, stark höckerige Hörner und ist dicht mit langen Borsten besetzt. Der Körper ist cylindrisch, in der Mitte verdickt und endet in einer mässig langen Schwanzgabel; auf dem 2. und 3. Segment, welche dunkelfarbig abgesetzt sind, stehen lange, quer angeordnete, nach vorn gerichtete Borsten. (Nach Horsfield, Müller, de Nicéville, Martin.) Ueber Raupen anderer Amathusiinae sind nur unvollständige Angaben publiziert, so soll die Larve von *Xanthotaenia* der Behaarung entbehren (Doherty), *Taenaris*-Raupen sind auf niederen Palmenarten in grösserer Anzahl, in gemeinschaftlichen Trupps von 5—6 Stück an Blättern und am Stamme vereinigt, gefunden worden (Ribbe); sie tragen auf dem schmalen, glänzend gelblichen, nach vorn etwas abgeplatteten Kopf zwei kürzere oder längere Zapfen, die proximal gelblich glänzend wie der Kopf, distal rotbraun oder schwarz gefärbt und auf der Kuppe mit einer Krone von vier spitzen Zacken besetzt sind. Der Körper ist walzenförmig, nicht verdickt und ohne Analfortsätze, ebenso wie der Kopf mit straff nach allen Seiten abstehenden feinen Haaren dicht bedeckt; dorsal weiss, lateral rot und dunkelbraun gestreift (*T. phorcas uranus*) oder von unscheinbarer gelblicher Farbe (*T. catops*), auch mit 2—3 schwarzen Dorsallinien (*T. wahnesi*, *catops*, *dimona*). Die Haare des Körpers stehen büschelartig angeordnet auf den einzelnen Segmenten, auch die Bauchfüsse sind behaart; am kürzesten ist die Behaarung bei den *Catops*-Formen (Fruhstorfer). Raupen von *T. gorgo* leben in Colonieen von etwa 50 Stück in Nestern an der Unterseite von Pisangblättern (*Musa*), der Körper ist rötlich mit ziemlich langer heller Behaarung, auf dem Kopfe stehen zwei starke, stumpfe Hörner, die in einen Kranz von 5—6 Stacheln auslaufen (Hagen nach einem Bericht des Sammlers Wahnes).

Die Puppe der Amathusiinae ist hängend, soweit bekannt grün, länglich kahnförmig, der Kopf in zwei mässig lange Hörner ausgezogen, mit scharfer Flügel- und Rückenante. Die Puppenruhe währt 12—14 Tage (Martin, Ribbe).

#### UEBERSICHT DER GATTUNGEN

- |   |                                 |
|---|---------------------------------|
| 1. — <i>Subcostalis</i> des Vorderflügels vierästig, alle Aeste frei . . . . .  | 6. Genus STICHOPHTALMA, Felder. |
| <i>Subcostalis</i> fünfästig . . . . .  | 2.                              |
| 2. — Vorderer Medianast des Vorderflügels stark, fast winklig<br>gekrümmt, der hinteren Radialis auffällig genähert . . . . . | 3.                              |
| Vorderer Medianast des Vorderflügels flach gekrümmt, der<br>hinteren Radialis nicht wesentlich genähert . . . . .             | 6.                              |
| 3. — Vorderer Medianast des Vorderflügels mit einem nach vorn<br>gerichteten Aderansatz auf dem Buge . . . . .                | 4. Genus ZEUXIDIA, Hübner.      |

- Vorderer Medianast des Vorderflügels ohne Aderansatz . . . . . 4.
4. — Sämtliche Subcostaläste in ganzer Länge frei auslaufend. . . . . 1. Genus AMATHUSIA, Fabricius.  
Die Subcostaläste stellenweise unter sich oder mit der Costalis  
verwachsen . . . . . 5.
5. — Subcostalast 1 mit Costalis verwachsen, S C 2 frei; Hinterflügel  
mit schwanzartigem Analzipfel . . . . . 2. Genus AMATHUXIDIA, Staudinger.  
Subcostalast 1 mit Costalis und mit S C 2 stellenweise verwach-  
sen. Hinterflügel am Analwinkel kaum gelappt . . . . . 3. Genus THAUMANTIS, Hübner.
6. — Hintere Discocellularis hakenförmig gebogen, konkav in die  
Zelle einspringend. . . . . 7.  
Hintere Discocellularis S-förmig gebogen, hinten in distaler  
Richtung mehr oder weniger vortretend . . . . . 8.
7. — Subcostaläste sämtlich frei, Apex des Vorderflügels stumpf . . . . . 5. Genus THAURIA, Moore.  
Subcostalast 1 mit Costalis auf eine gewisse Entfernung verwach-  
sen, Apex des Vorderflügels spitz. . . . . 7. Genus AEMONA, Hewitson.
8. — Mittlere Discocellularis etwa von der Hälfte der H D C. S C 2  
vor der Mitte zwischen Zellende und Apex abgezweigt. . . . . 10. Genus XANTHOTENIA, Westwood.  
Mittlere Discocellularis viel kürzer als die Hälfte der H D C.  
S C 2 weit hinter der Mitte zwischen Zellende und Apex  
abgezweigt . . . . . 9.
9. — Hintere Discocellularis des Vorderflügels stark S-förmig gebogen,  
fast rechtwinklig in den Bug des vorderen Medianastes ein-  
mündend. V M des Hinterflügels flach gekrümmt . . . . . 8. Genus FAUNIS, Hübner.  
Hintere Discocellularis des Vorderflügels flach geschweift, den  
Bug des vorderen Medianastes spitzwinklig treffend. V M des  
Hinterflügels stark, fast winklig gekrümmt . . . . . 9. Genus TÆNARIS, Hübner.

## TRIBUS AMATHUSIIDII

Mittlere Discocellularis des Vorderflügels gut ausgebildet, Hinterflügel mit zipfel- oder schwanzartigem Endfortsatz oder sichtliche Neigung hierzu, beide Merkmale mit Ausnahme der 5. Gattung (Thauria). Hinterrand des Vorderflügels beim ♂ mehr oder weniger konvex geschnitten, Tegumen des Copulationsapparates ohne Lateralansätze unter dem Uncus.

5 Gattungen :

### I. GENUS AMATHUSIA, FABRICIUS

**Amathusia.** Fabricius, Syst. Gloss. M. S. publ.: Illiger in Mag. Ins. Vol. 6, p. 279 (spec. : *A. phidippus*) (1807); Oken, Lehrb. Naturg. Vol. 3, Zool. p. 746 (err. typ. *Amathusia*) (1815); Griffith, Anim. Kingd. Vol. 15, p. 590 (1835); Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 455 (1840); Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. p. 114 (part.) (1844); Westwood (u. Hewitson) (Doubleday M. S.) in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. t. 54, f. 2 (*A. phidippus*) (1850); Westwood, ibidem, Vol. 2, p. 326 (1851); Ménétré, Cat. Acad. Imp. St.-Petersb. Léop. Vol. 1, p. 37 (1855); Horsfield u. Moore, Cat. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 209 (1857); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 18, p. 105 (1864), Vol. 19, p. 88 (1865); Butler, Cat. diurn. Lep. Fab. p. 45 (part.) (1869); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 115 (1871); Scudder in Proc.

## LEPIDOPTERA RHOPALOCERA

Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 108 n° 54 (1875); Distant, Rhop. Malay. p. 70 (1882); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 289 (part.) (1883); Haase in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 1, p. 102 (1886), p. 307 (1888); Semper, Schmett. Philipp. p. 70 (1887); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887); Schatz (Staudinger u.), ibidem, Vol. 2, p. 185 (1888); Kirby, Handb. Lep. Vol. 1, p. 198 (1894); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 178 (1895); Reuter in Acta Soc. Sc. Fenn. Vol. 22, p. 109 (1896); Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 258 (part.); Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 74 (1899), Vol. 17, p. 156 (1904); Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n. 41, p. 107 (1904); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 187 (part.) (1905).

**Moera.** Hübner, Verz. Schmett. p. 51 (part.) (spec. : *M. phidippus*) (1816).

**Morpho.** Latreille, Enc. Méth. Zool. Vol. 9, p. 11 (part.); Godart (Latreille u.) ibidem, p. 435 (part.); Guérin-Ménéville in Cuvier, Icon. Règne Anim. Ins. Vol. 3, p. 487 (1829-38).

**Mitocerus.** Billberg, Enum. Ins. p. 79 (1820).

**Pseudamathusia.** Honrath in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 91 (spec. : *P. ribbei* = *virgata*) (1886); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (Subgen.) (1887); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 182 (1895); Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. Vol. 12, p. 77 (1899), Vol. 17, p. 157 (Subgen.) (1904); Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n. 41, p. 107 (Sectio) (1904).

**Thoraessa.** Boisduval, M. S.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf ziemlich klein, Augen breit eirund gewölbt, nackt. Stirn buschig behaart. Palpen gross, aussen dicht beschuppt und behaart, an der Innenseite spärlicher, die Behaarung leicht gescheitelt. Basalglied kurz, stark aufwärts gekrümmt, ventral mit längeren, straff abstehenden Haaren bekleidet; Basalfleck klein, etwa ein Drittel der Innenfläche einnehmend, hellbraun chitinisiert. Mittelglied viel länger, der Stirn anliegend, dorsal am distalen Ende mit schopfartig abstehendem Haarbüschel. Endglied kurz kegelförmig, zugespitzt, etwas nach vorn geneigt und gut abgesetzt. Antennen dünn, etwas unter halber Flügellänge, distal ein wenig spindelförmig verdickt, Endglied spitz kegelförmig, Schaft unbeschuppt. Längsfurchen der Ventralseite gut ausgebildet, die Härchen in den einzelnen Gruben spärlich und ungleichmässig verteilt. Thorax klein, Halskragen und hinterer Teil wollig, Schulterdecken länger, Rücken kürzer behaart. Abdomen etwa von halber Länge des Hinterflügels, dicht behaart, an den letzten 5 Segmentringen ventro-lateral je ein nach unten gerichteter Haarbüschel, der letzte kürzer als die übrigen. Vorderflügel kurz und breit, rechtwinklig dreieckig, Vorderrand gekrümmt, Apex ziemlich spitz, Distalrand fast gerade, leicht wellig, Hinterwinkel sanft abgerundet rechtwinklig, Hinterrand beim ♂ mehr oder weniger stark konvex, beim ♀ fast gerade. Costalis über zwei Drittel der Länge des Vorderrandes. Subcostalis fünfästig, alle Aeste frei auslaufend,

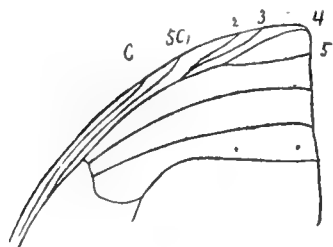


Fig. 1

SC 1 jedoch manchmal der C ziemlich dicht anliegend; er entspringt etwa auf  $\frac{3}{4}$  der Länge der vorderen Zellwand vor deren Ende. SC 2 in beträchtlicher Entfernung, etwa der Mündung der Costalis gegenüber, abgezweigt, in kurzem Abstände gefolgt von SC 3. Diese 3 Adern in annähernd gleichem Abstände unter sich und mit der Costalis in schräger Richtung den Distalrand erreichend, am Ende leicht gebogen, oder aber SC 3 in einzelnen Fällen dem 2. Ast sehr nahe gerückt, mit ihm aus demselben Punkt auslaufend oder sogar auf kurzem gemeinschaftlichem Stiele mit diesem sitzend (Fig. 1). SC 4 und 5

bilden eine mässig lange Gabel, ersterer in den Apex, dieser kurz hinter ihm in den Distalrand mündend. Zelle breit, kurz, unter halber Flügellänge. VDC nur sehr kurz, da VR fast unmittelbar an der vorderen Zellecke entspringt. MDC steil schräg nach hinten gestellt, HDC in scharfem Bogen distalwärts gerichtet dann gestreckt in spitzem Winkel die Mediana erreichend. Die beiden



Zellecken in fast gleichem Abstände von der Flügelwurzel, die hintere nur unbedeutend gegen den Distalrand vortretend. Die Radiales in flacher Krümmung und beinahe parallel verlaufend. V M gewöhnlich zuerst in der Richtung des Hauptstranges der Mediana weiterlaufend, dann in fast stumpfem Winkel distalwärts gerichtet. In einem Falle (*A. virgata*) trifft H D C den Bug der Mediana, so dass V M sich von dort sogleich bogenförmig gegen den Distalrand wendet. Diese Ausnahme jedoch nur beim ♂ (Schatz). M M etwas stärker gekrümmt als H M und in etwas grösserem Abstände von dieser wie von V M. S M an der Wurzel etwas verdickt, der Krümmung des Hinterrandes folgend oder fast gerade. Nahe der Wurzel der Mediana ein kleiner Aderansatz, dessen Fortsetzung durch eine Faltenader angedeutet ist. Ebenso auf dem Bug des vorderen Medianastes, sowohl auf Vorder- als Hinterflügel, eine querlaufende schmale Aufbeulung der Membran, durch welche die Lage des Aderansatzes bei der nahe verwandten Gattung *Zeuxidia* angedeutet ist. — Hinterflügel dreieckig, die Spitze in Gestalt eines breit schwanz- oder zipfelartigen Analfortsatzes nach hinten gerichtet. Costa flach gekrümmt, Apex ziemlich deutlich geeckt, Distalrand fast gerade, wellig; Hinterwinkel stumpf abgesetzt, Hinterrand leicht geschweift, vorn etwas gelappt. Praecostalis einfach, distal leicht wurzelwärts gekrümmt. Costalis stark gekrümmt, in den distalen Teil des Vorderrandes auslaufend. S C flacher gebogen, genau in den Apical-Winkel mündend, V D C nahe der Flügelwurzel von S C abgezweigt, schräg distalwärts gestellt, M D C als solche nicht vorhanden, sondern in leichter Krümmung in H R übergehend. V R und H R bilden eine lange, leicht nach hinten gekrümmte Gabel, H D C fehlt. Die übrigen Adern in normalem Verlauf, H M und S M treffen bei der Mündung beiderseits seitlich den lappenartigen Analzipfel. Die männlichen Geschlechtsmerkmale verschieden. Meist eine kleine blanke Reibefläche unterseits des Vorderflügels nächst der Basis desselben. Hinterflügel auf der Oberseite etwa an der Mitte der S M an deren Distalseite mit einer taschenartigen Falte, in welcher ein mehr oder weniger stark entwickelter strahlig ausstreckbarer Haarpinsel ruht; dieser fehlt auch mitunter. An der Proximalseite derselben Ader, etwas weiter nach hinten, meist noch ein kleiner, offen liegender Haarbüschel. Bei zwei Arten (*A. virgata*, *A. masina*) zwischen C und S C des Hinterflügels auf blanker Reibefläche ein rundlicher, kurz plüschartig beschupppter Duftfleck in flacher, pfannenartiger Vertiefung der Membran.

Grosse Falter von düster brauner Farbe, auf der Oberseite mit mehr oder weniger ausgeprägten, meist verwaschenen hellbraunen oder rötlichbraunen Bindenzeichnungen oder einfarbig, unten dagegen mit meist scharf abgesetzter brauner und weisslicher Quersteifung.

Schema des Flügelgäders : **Taf. I, Fig. I.**

**Geographische Verbreitung der Arten.** — Die Arten dieser Gattung leben in Hinterindien, nördlich bis Burma, auf den Andamanen und Nikobaren, Sunda-Inseln und Philippinen. Eine Fundort-Angabe, Inseln der Torres-Strasse (Westwood), erscheint unglaublich, als östliche Grenze der Verbreitung ist mit Sicherheit Celebes und Lombok bekannt.

## VERZEICHNIS DER ARTEN UND FORMEN

## Sectio I. ATEGANA

Hinterflügel beim ♂ im Basalwinkel zwischen Costalis und Subcostalis ohne pfannenartige Vertiefung in der Membran.

## Cohors I. PHIDIPPIFORMES

Hinterflügel beim ♂ mit 2 Haarpinseln jederseits der Submediana, von denen der distal liegende in der Ruhe in einer taschenartigen Falte verborgen ist.

1. *Amathusia phidippus* Linné.a. *Amathusia phidippus phidippus* Linné.

— — Seba, Thesaurus, Vol. 4, t. 5 f. 5 (1765).

*Papilio phidippus*, Linné, Cent. Ins. rar. Resp. B. Johannson (Amoen. Acad. Vol. 6) p. 402 (1763).

*Papilio phidippus*, Linné, Syst. Nat. (12), Vol. 1 2, p. 752 (1767).

*Papilio phidippus*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 108, t. 69 f. A, B (forma pluv. temp.?) (1779).

*Amathusia phidippus*, Fabricius, Syst. Gloss. M. S., Illiger in Mag. Ins. Vol. 6, p. 279 (1807).

*Amathusia* (err. typ. *Amathusia*) *phidippus*, Oken, Lehrb. Naturg. Vol. 3, Zool. p. 746 (1813).

*Morpho phidippus*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 439 (1819).

*Amathusia phidippus*, Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 114 (1844).

*Amathusia phidippus*, Westwood (u. Hewitson) in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. t. 54\* f. 2 (1849); Vol. 2, p. 327 (1851).

*Amathusia phidippus*, Chenu u. Lucas, Encycl. Papill. t. 37 f. 1 (1853).

*Amathusia phidippus*, Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 209, t. 6 f. 4, 4a (Biol.) (1857).

*Amathusia phidippus*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. 1873 p. 340; 1874 p. 104.

*Amathusia phidippus*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 289 (except. descr. larvae) (1883).

*Amathusia phidippus*, W. Müller in Zool. Jahrb. Vol. 1, p. 611 (Biol.) (1886).

*Amathusia phidippus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 187 (part.), t. 63 (1887).

*Amathusia phidippus*, Moore, Lep. ind. Vol. 2, p. 179 (part.), t. 146 f. 1, 1a-c (♂, ♀, Biol.) (1895).

*Amathusia phidippus*, Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 64 (2) p. 393 (1896).

*Amathusia phidippus phidippus*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 17, p. 156 (1904).

*Amathusia phidippus*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 107 (1904).

*Amathusia phidippus*, Bingham in Fauna Brit. India, Butt. Vol. 1, p. 187 (part.) (1905).

*Moera phidippe*, Hübner, Verz. Schmett. p. 51, n° 477 (1816).

*Thoraessa phidippus*, Boisduval M. S.

Java, Lombok, Borneo, Natuna-Inseln, Malayische Halbinsel, Siam, Burma.

α. Forma *taenia* Fruhstorfer.

*Amathusia taenia*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 14, p. 3 (1899); Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 73 (1899).

*Amathusia phidippus* (err. typ. *phidippus*) form. temp. *taenia*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris),

Vol. 17, p. 156 (1904).

Java.

β. Forma *diluta* Fruhstorfer.

*Amathusia phidippus dilutus*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 17, p. 152, 156 (1904) (1).

Borneo.

(1) Diese sowie die folgenden 3 Formen der Art als Subspecies aufzufassen, lässt sich mit den Tatsachen nicht vereinbaren. Die recht unbestimmten Trennungsmerkmale derselben greifen teilweise derart in einander, dass Grenzen nicht gezogen werden können und selbst da, wo eine lokale Trennung durch natürliche Isolierung der betreffenden Heimatsinseln oder Länderstriche möglich wäre, erscheint neben der gedachten, abweichenden immer wieder die typische Form in mehr oder minder charakteristisch ausgeprägter Gestalt, so dass auch führende Autoren (Staudinger, Martin, Semper, Moore, u. a.) eine lokalisierte Rassenbildung in Abrede stellten. Wengleich diese Ansicht durch Annahme der folgenden Subspecies hier eine etwas erweiterte Aufnahme erfährt, so soll doch besonders betont werden, dass dies mit äusserster Zurückhaltung geschieht und die Berechtigung dieser Formen als systematische Einheiten immerhin als recht zweifelhaft angesehen wird, mit alleiniger Ausnahme der Nias-Form (*A. ph. niasana* Fruhst.), welche vermöge der Gestalt-Veränderung der Medianbinden der Unterseite tatsächlich eine veränderte Entwicklungsrichtung angenommen zu haben scheint, wengleich auch hier ähnliche Stücke von Sumatra bekannt sind. Die anderen Formen sind meist Mischformen. Am wenigsten haltbar ist die von Borneo aufgestellte Subspecies *diluta* (*dilutus* Fruhst.). Vorliegendes Material von S. Borneo lässt erkennen, dass der ♂ zuweilen eine sehr schön hervortretende Submarginalbinde des Vorderflügels und scharf kontrastierte Bindenzeichnung der Unterseite führt, also gerade das Gegenteil von dem, was die Diagnose sagt. — *A. ph. binghami* f. temp. *pluv.* Fruhstorfer, eine Form die von *A. ph. friderici* Fruhstorfer nicht zu trennen ist, kommt in ganz charakteristisch ausgeprägten Stücken mit etwas stumpfer Spitze des Vorderflügels (anscheinend individuell) in N. O. Sumatra (coll. Stichel) vor und wird von Moore (l. c.) aus Pegu abgebildet, während andererseits von Burma wiederum ganz typische Stücke von *phidippus* reproduziert sind. Von Palawan meldet Staudinger (Deutsche Ent. Zeit. (Iris), Vol. 2, p. 40) Stücke ohne besondere Auszeichnung neben solchen mit grell hervortretenden Binden der Unterseite. Stücke aus Celebes, die im allgemeinen durch eine etwas breitere Form des Hinterflügels und kürzere Analzipfel ausgezeichnet zu sein scheinen, keineswegs aber kleiner als Java-Tiere sind, wie in der Beschreibung gesagt, wiederholen sich in ganz ähnlicher Gestalt und Farbe auf Sumatra, und bei Tieren der Philippinen-Rasse kann Semper (l. c.), Verschiedenheiten gegen solche anderer Herkunft nicht erkennen. Starke Verschmälerung und Verkürzung der Medianbinden, wie sie die Diagnose von *A. kuhni* Röber ausspricht, auch Vermehrung der Ozellen, deren Zahl sonst sehr beharrlich ist, wie es bei *A. ph. andamanensis* Fruhst. der Fall ist, mögen eher zur Begründung einer Unterart dienen, jedoch auch hier können Fälle individueller Abänderung vorliegen.

γ. Forma **binghami** Fruhstorfer.

*Amathusia phidippus binghami*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris, Vol. 17, p. 154 (part.) (form. temp. siccit.) (1904).

*Amathusia phidippus*, Distant, Rhop. Malay., p. 70, t. 6 f. 6, 7 (1882).

*Amathusia phidippus*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 179 (part.) (als *perakana*) (1895).

*Amathusia phidippus perakana*, Fruhstorfer (non Honrath) in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 75 (part.) (1899).

Perak, Mergui, Billiton, Bangka (?).

δ. Forma **friderici** Fruhstorfer.

*Amathusia phidippus friderici*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris, Vol. 17, p. 153, 156 (1904).

*Amathusia phidippus var.*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 181, t. 147 f. 1 (1895).

*Amathusia phidippus perakana*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 75 (part.) (1899).

*Amathusia phidippus binghami*, forma temp. pluv., Fruhstorfer, ibidem, Vol. 17, p. 154, 156 (1904).

Pegu, Tenasserim, Penang, Perak, N. Sumatra.

ε. Forma **adustata** Fruhstorfer.

*Amathusia phidippus adustatus*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris, Vol. 17, p. 152, 156 (1904).

Siam.

ζ. Forma **coriotincta** Stichel, nov. form. (1).

Natuna Inseln.

b. **Amathusia phidippus andamanensis** Fruhstorfer.

*Amathusia taenia andamanensis*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 76 (1899).

*Amathusia phidippus andamanensis*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 17, p. 156 (1904).

*Amathusia phidippus*, Moore in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 583 (1877).

*Amathusia phidippus* (Andaman form), Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 181, t. 147 f. 2 (♀) (1895).

Adamanen, Nikobaren (?).

c. **Amathusia phidippus niasana** Fruhstorfer.

*Amathusia phidippus niasana*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 14, p. 2 (1899).

*Amathusia phidippus niasana*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 71, 75 (1899).

*Amathusia phidippus*, Kheil, Rhop. Nias, p. 20 (1884).

Nias, Mentawej-Inseln.

d. **Amathusia phidippus celebensis** Fruhstorfer.

*Amathusia phidippus celebensis*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 14, p. 2 (1899).

*Amathusia phidippus celebensis*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 72, 76 (1899).

*Amathusia phidippus*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 35, p. 38 (1874).

*Amathusia phidippus*, Snellen in Tijdschr. Ent. Vol. 21, p. 11 (1878).

*Amathusia phidippus*, Pagenstecher in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 23, p. 404 (1897).

*Amathusia virgata*, Staudinger (u. Schatz) (non Butler), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887).

*Amathusia phidippus var. virgatus* (!), Rothschild in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 5, p. 434 (1892).

Celebes.

e. **Amathusia phidippus kühni** Röber (subsp. dubia).

*Amathusia kühni*, Röber in Ent. Nachr. Vol. 26, p. 201 (1900).

*Amathusia phidippus kühni*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris, Vol. 17, p. 156 (1904).

Bangkei.

f. **Amathusia phidippus pollicaris** Butler (subsp. dubia).

*Amathusia pollicaris*, Butler in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 485 (1870).

*Amathusia pollicaris* (? = *phidippus*), Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 187 (1887).

*Amathusia pollicaris*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 182 (1895)

*Amathusia phidippus pollicaris*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 75 (1899); Vol. 17, p. 156 (1904).

Luzon, Mindoro, Mindanao und anliegende Inseln.

(1) *Amathusia phidippus ph.*, forma *coriotincta*. — Alis omnibus subtus colore fundamentalis coriario. — Vermutlich eine dem Fluggebiet eigentümliche Jahreszeitform, deren Grundfarbe auf der Unterseite einen bräunlichen, lederartigen Ton hat, auch oberseits einen Schein heller ist als die Hauptform, aber neben Stücken mit hellerer Grundfarbe der Unterseite und dunkler Oberseite, welche von der Hauptform nicht zu trennen sind, vorkommt. 1 ♂ ab. (1 ♂ typ.) coll. Stichel, Natuna Inseln.

g. **Amathusia phidippus palawana** Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Amathusia phidippus palawanus*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris, Vol. 17, p. 154, 156 (1904).

*Amathusia phidippus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 40 (1889).  
Palawan.

2. **Amathusia schönbergi** Honrath.a. **Amathusia schönbergi schönbergi** Honrath.

*Amathusia schönbergi*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 31, p. 347, t. 6, f. 1 (1887).

*Amathusia schönbergi*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 259 (1896).

*Amathusia schönbergi*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 12, p. 76 (part.) (1899); Vol. 17, p. 157 (1904).

Perak, Sumatra.

α. forma **ochraceofusca**, Honrath (? forma sicca.).

*Amathusia ochraceofusca*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 31, p. 348 (1887).

*Amathusia ochraceofusca* (*phidippus* forma ?), Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 260 (1896).

*Amathusia ochraceofusca*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 17, p. 155, 157 (1904).

? *Amathusia ochraceofusca*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 107 (1904).

Perak, Sumatra, Borneo (?).

b. **Amathusia schönbergi borneensis** Fruhstorfer (nom. vix conserv.).

*Amathusia schönbergi borneensis*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 72, 76 (1899); Vol. 17, p. 157 (1904).

*Amathusia schönbergi borneensis*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 107 (1904).

S.-Ost-Borneo.

## Cohors II. PERAKANIFORMES

♂ ohne Haarpinzel in der Falte an der Submediana des Hinterflügels.

3. **Amathusia perakana** Honrath.a. **Amathusia perakana perakana** Honrath.

*Amathusia phidippus* var. *perakana*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 31, p. 348, t. 6, f. 2 (1887).

*Amathusia perakana perakana*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris, Vol. 17, p. 156 (154) (1904).

*Amathusia perakana natuna*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 17, p. 153 (1904).

Malayische Halbinsel: Perak. Natuna Inseln.

b. **Amathusia perakana staudingeri** Röber (nom. vix conserv.).

*Amathusia staudingeri*, Röber in Ent. Nachr. Vol. 21, p. 202 (1900).

*Amathusia perakana staudingeri*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris, Vol. 17, p. 156 (1904).

Süd-Borneo.

## Sectio II. SYNTEGANA

Hinterflügel beim ♂ im Basal-Winkel zwischen Costalis und Subcostalis mit einer pfannenartigen Vertiefung in der Membran.

4. **Amathusia virgata** Butler. — Taf. 2, Fig. 1, ♂.

*Amathusia virgata*, Butler in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 486 (1870).

*Pseudamathusia virgata*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 182 (1895).

*Pseudamathusia virgata*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 77 (1899); Vol. 17, p. 157 (1904).

*Pseudamathusia ribbei*, Honrath in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 91 (1886).

*Amathusia* (*Pseudamathusia*) *ribbei*, Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 103, 308 (1886, 1888).

*Amathusia* (*Pseudamathusia*) *ribbei*, Staudinger (u. Schatz). Exot. Schmett. Vol. 1, p. 187, 188 (1887).

Celebes.

5. **Amathusia masina** Fruhstorfer.

*Pseudamathusia masina*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris, Vol. 17, p. 155 (1904).

*Pseudamathusia ochreofusca*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 12, p. 77 (1899).

Süd-Ost-Borneo, Sumatra.

## SPECIES DUBIA

6. *Amathusia patalena* Westwood.

*Amathusia patalena*, Westwood, Cab. Orient. Ent. p. 20, t. 19, f. 3 (1848).

*Amathusia phidippus* var. *patalena*, Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 210 (1857).

*Amathusia phidippus patalena*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 72, 74 (1899).

*Pseudamathusia patalana*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 17, p. 157 (1904).

? Inseln in der Gegend der Torres-Strasse.

## 2. GENUS AMATHUXIDIA, STAUDINGER

**Amathuxidia.** Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (Subgen.) (1887); Haase in : Corr. Bl. Iris Vol. 1, p. 308 (1888); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 176 (1895); Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 8, p. 260 (1896); Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 64 (2), p. 393 (1896); Fruhstorfer in Berlin. Ent. Zeit. Vol. 41, p. 301 (1897) u. Vol. 49, p. 190 (1904).

**Amathusia.** Doubleday in Ann. Nat. Hist. Vol. 19, p. 175 (spec. *A. amythaon*) (1847); Westwood, Cab. Orient. Ent. p. 39 (spec. ead.) (1848); Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. App. p. 29 (spec. ead.) (1848); Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2 p. 327 (spec. ead.) (1851); Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 210 (spec. ead.) (1857); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensburg Vol. 19, p. 88 (spec. ead.) (1865); C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 461 (spec. *A. pylaon*, *A. porthaon*, *A. porthaus*) (1866); Butler in Ent. Monthly Mag. Vol. 6, p. 55 (spec. *A. ottomana*, *A. westwoodi* = *amythaon*) (1869); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 115 (part.) (1871); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 2 (2), p. 291 (part.) (1883); Honrath in Berlin. Ent. Zeit. Vol. 28, p. 206 (spec. *A. dilucida*) (1884); Distant, Rhop. Malay. p. 423 (part.) (1886); Haase in Corr. Bl. Iris Vol. 1, p. 102 (part.) (spec. *A. dilucida*) (1886); Semper, Schmett. Philipp. p. 70 (part.) (spec. *A. porthaon* = *philippina*) (1887); Elwes (u. Möller) in Trans. Ent. Soc. Lond. 1888 p. 334 (spec. *A. porthaus* = *porthaon*); Doherty in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 60 (2), p. 25 (spec. *A. amythaon* v. *insularis*) (1891); Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 107 (1904); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 187 (part.) (spec. *A. amythaon*) (1905).

**Zeuxamathusia.** Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (Subgen.) (1887); Rothschild in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 5, p. 434 (spec. *Z. plateni*) (1892); Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 43, S. B. p. (4) (spec. ead.) (1898) u. Vol. 44 p. 59 (spec. *Z. plateni suprema*) (1899).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf breit, Augen oval gewölbt, nackt; Stirn kurz behaart. Palpen aussen dicht beschuppt und behaart, an der Innenseite spärlicher, die Beschuppung deutlich gescheitelt. Basalglied kurz, stark gekrümmt, ventral mit einem dichten und starken Busch straff abstehender Haare; Basalfleck klein, in ganzer Ausdehnung von fein kegelförmigen Gebilden dicht und reihenweise bestanden, bräunlich chitinisiert, die Ränder von einzeln liegenden Schuppen etwas überragt. Mittelglied etwa von dreifacher Länge, fast ganz dem Kopf anliegend, distal mit einem Büschel schopfartig abstehender Haare. Endglied kurz, glatt, zapfenartig, spitz, den Kopf bedeutend überragend. Antennen dünn, distal allmählich etwas verdickt, die Endglieder spitzig verjüngt, etwa von halber Flügellänge, nackt, ventral die Furchen und Längsgrade bis zur Spitze gut ausgebildet, in den Vertiefungen, unregelmässig verteilt, feine Härchen und paarweise angeordnete einzelne Borstenhaare. Thorax ziemlich kräftig, vorn und hinten wollig, in der Mitte kurz und glatt, die Schulterdecken lang büschelig behaart. Abdomen schlank, ungefähr von halber Länge des Hinterflügels, kurz, am Ende etwas länger behaart. Vorderflügel etwa rechtwinklig dreieckig. Vorderrand stark gekrümmt, Apex eckig abgesetzt, Distalrand gerade, Hinterwinkel abgerundet rechtwinklig, Hinterrand etwas gelappt, an der Flügelbasis

stark einspringend, beim ♀ flacher und weniger gelappt. Costalis proximal ziemlich stark aufgetrieben, im letzten Drittel des Vorderrandes auslaufend. Subcostalis fünfästig, S C 1 am letzten Viertel der vorderen Zellwand abgezweigt, in der Regel mit C auf eine kleine Strecke vor der Mündung letzterer verwachsen oder derselben dort doch ganz eng anliegend; die übrigen Aeste frei, S C 2-4 in kurzem Abstand unter sich weit jenseits der vorderen Zellecke abgezweigt und in paralleler Richtung schräg in den Vorderrand, Ast 4 in den Apex mündend. S C 4 bildet mit S C 5 eine kurze Gabel und letzterer erreicht den Distalrand kurz hinter dem Apex. Zelle breit und kurz, unter halber Länge des Flügels. V D C sehr kurz, fast ganz verkümmert, M D C gerade, in steil schräger Richtung nach hinten gestellt, H D C bedeutend länger, in kurzem Bogen in distaler Richtung laufend und die Mediana in spitzem Winkel treffend; hierdurch die hintere Zellecke etwas vortretend. Die Medianäste etwa in gleichem Abstand voneinander, H M und M M ziemlich gerade gestreckt, V M scharf winklig nach aussen gekrümmt. S M etwas geschweift. — Hinterflügel breit, im allgemeinen Umriss dreieckig. Vorderrand flach gekrümmt, Apex fast rechtwinklig abgesetzt, Distalrand flach gebogen, Hinterwinkel zu einem schwanzartigen abgerundeten Zipfel ausgezogen, Hinterrand vorn stark gelappt. Costalis proximal stark gekrümmt, sodann flach gebogen im letzten Drittel des Vorderrandes auslaufend. Praecostalis einfach, gerade nach vorn gerichtet, distal etwas wurzelwärts gebogen. Zelle schmal, offen, V D C unweit der Basis abgezweigt, schräg abfallend, M D C u. H D C fehlend, beziehungsweise erstere in flacher Krümmung in V R übergehend. Die Radiales bilden auf diese Weise eine lange, auf gemeinschaftlichem Stiel entspringende, leicht gekrümmte Gabel. Die drei Medianäste mässig divergierend, auf der Krümmung von V M eine leichte, knotige Verdickung, von der eine sehr auffällige Faltenader nach vorn strebt. S M vorn stark gekrümmt, diese und H M treffen den Rand des Flügels zu beiden Seiten des Analfortsatzes. H M sehr lang, distal in einen winkelartigen Absatz des Hinterrandes auslaufend. ♂ mit einem Haarbüschel in einer tiefen, taschenartigen Falte an der Krümmung der S M, neben welcher ein dicker Haarwulst lagert; ausserdem in und hinter der Zelle mit einer breiten Fläche plüschartiger Duftschuppen, die bei einer Art (*A. plateni*) mit langen Haaren durchsetzt sind.

Grosse, prächtige, sexual-dimorphe Falter; ♂ sammetschwarz mit blauer, ♀ braun mit ockergelber Vorderflügelbinde, Unterseite mit feinen dunkelbraunen Querlinien. Die Gattung ist ausser ordentlich nahe mit *Amathusia* verwandt und kaum von derselben zu trennen. Als entscheidend für ihre Erhaltung mag, abgesehen von der beträchtlichen Verschiedenheit im Habitus, der Umstand angesehen werden, dass die Verwachsung von S C 1 mit C zur Regel geworden ist; auch spricht die blasige Anschwellung der C und endlich die weiter distal vorgeschobene hintere Zellecke des Vorderflügels für ihre Sonderstellung.

Schema des Flügelgeäders. — Taf. 1, Fig. 2.

**Geographische Verbreitung der Arten.** — Das Verbreitungsgebiet der Formen dieser Gattung erstreckt sich auf Nord- und Hinter-Indien, die Malayische Halbinsel und das Gebiet bis zu den grossen Sunda-Inseln und den südlichen Philippinen.

## VERZEICHNIS DER ARTEN UND FORMEN

### 1. *Amathuxidia amythaon* Doubleday

#### a. *Amathuxidia amythaon amythaon* Doubleday.

*Amathusia amythaon*, Doubleday in Ann. Nat. Hist. Vol. 19, p. 175 (1847).

*Amathusia amythaon*, Westwood, Cab. Orient. Ent. p. 39, t. 19 f. 1-3 (1848).

*Amathusia amythaon*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 291 (1883).

*Amathusia (Amathuxidia) amythaon*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887)

*Amathuxidia amythaon*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 176, t. 155 (1895).

*Amathusia amythaon*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 188 (1905).

- Amathusia portheus*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 461 (1866) (♂).  
*Amathusia portheus*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 293 (fig. ♂) (1883).  
*Amathusia portheus*, Wood-Mason u. Nicéville in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 55 (2), p. 353 (1887).  
*Amathusia westwoodi*, Butler in Ent. Monthly Mag. Vol. 6, p. 55 (1869) (♂).  
*Amathusia westwoodi*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 292 (1883).  
*Amathusia portheus*, Swinhoe in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 275 (1893).

Sikkim (?), Assam, Burma, Tenasserim (non Java sec. Felder).

b. **Amathuxidia amythaon dilucida** Honrath.

- Amathusia dilucida*, Honrath in Berlin. Ent. Zeit. Vol. 28, p. 206, t. 3 f. 3, t. 5 f. 3a (♂); t. 4 f. 3b (♀) (1884).  
*Amathusia dilucida*, Distant, Rhop. Malay. p. 423, t. 38 f. 7 (1886).  
*Amathuxidia (Amathuxidia) amythaon* var. *dilucida*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887).

Malayische Halbinsel.

c. **Amathuxidia amythaon lucida**, Fruhstorfer.

- Amathuxidia amythaon lucida*, Fruhstorfer in Berlin. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 189 (1904).  
*Amathuxidia dilucida*, Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 64 (2), p. 393 (1896).  
*Amathuxidia dilucida*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 260 (1886).

Sumatra.

d. **Amathuxidia amythaon insularis** Doherty.

- Amathusia amythaon* var. *insularis*, Doherty in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 60 (2), p. 25 (1891).  
*Amathuxidia insularis*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 178 (1895).  
*Amathusia amythaon insularis*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 189 (1904).

Engano, Nias (Moore l. c.).

e. **Amathuxidia amythaon pylaon** Felder.

- Amathusia pylaon*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 461 n° 778 (1866).  
*Amathusia (Amathuxidia) amythaon* var. *pylaon*, Staudinger (u. Schatz.), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887).  
*Amathuxidia pylaon*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 178 (1895).  
*Amathusia porthaon*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 461 n° 779 (1866).  
*Amathusia (Amathuxidia) amythaon* var. *porthaon*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887).  
*Amathuxidia porthaon*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 41, p. 301 (1897).

Java.

f. **Amathuxidia amythaon ottomana** Butler.

- Amathusia ottomana*, Butler in Ent. Monthly Mag. Vol. 6, p. 55 (1869).  
*Amathusia ottomana*, Butler, Exot. Butt. t. 11 (1870).  
*Amathusia (Amathuxidia) amythaon* var. *ottomana*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887).  
*Amathuxidia dilucida* forma *ottomana*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 260 (1896).  
*Amathuxidia amythaon ottomana*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 107 (1904).

Borneo.

g. **Amathuxidia amythaon philippina** Moore (subsp. dubia).

- Amathuxidia philippina*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 178 (1895).  
*Amathuxidia amythaon philippina*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 190 (1904).  
*Amathusia porthaon?* Semper, Schmett. Philipp. p. 71, t. 13 f. 7 (♀), p. 332 (♂ sine descr.) (1887, 1892).

Philippinen (Panaon).

2. **Amathuxidia plateni** Staudinger.

a. **Amathuxidia plateni plateni** Staudinger. — Taf. 2, Fig. 2, ♂; Taf. 3, Fig. 3, ♀.

- Amathusia (Zeuxamathusia) plateni*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887).  
*Zeuxamathusia plateni*, Rothschild in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 5, p. 434 (1892).  
*Amathuxidia plateni*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 190 (1904).

Celebes.

b. **Amathuxidia plateni suprema** Fruhstorfer (subsp. dubia).

- Zeuxamathusia plateni suprema*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 13, p. 161 (♀) (1899).  
*Zeuxamathusia plateni suprema*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 59 (1899).  
*Amathuxidia plateni suprema*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 49, p. 190 (1904).

Sula-Inseln.

(1) Die Identität der drei Benennungen ist von F. Moore (l. c. 1895) durch Vergleichung der Originale festgestellt.

### 3. GENUS THAUMANTIS, HÜBNER

- Thaumantis.** Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 274 f. 3, 4, Index p. 2 (spec. *T. oda* = *odana* (1822-26); Boisduval, Spec. Gén. Lép. Vol. 1, t. 12 (8B) f. 1 (spec. *T. odana*); Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 451 (1840); Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 335 (part.) (1851); Ménétrés, Cat. Acad. Imp. St.-Petersb. Lép. Vol. 1, p. 37 (1855); Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 214 (1857); Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 170 (part.) (1858); Herrich-Schäffer, in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 18, p. 105 (part.) (1864); Vol. 19, p. 88 (part.) (1865); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 119 (part.) (1871); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 279, n° 1033 (1875); Distant, Rhop. Malay. p. 77 (part.) (1882); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 304 (part.) (1883); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 104 (part.) (1886); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (part.) (1887); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 306 (1888); Schatz (Staudinger u.), Exot. Schmett. Vol. 2, p. 185 (1889); Hagen in Tijdschr. Nederl. Aardr. Gen. (2), Vol. 7, p. 200 (1890); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 184 (1895); Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 256; Reuter in Acta Soc. Fenn. Vol. 22, p. 108 (1896); Kirby in Hübner u. Geyer, Neue Ausg. p. 47 (1901); Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 108 (1904); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 189 (1905).
- Morpho.** Latreille, Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 11 (part.) (1819); Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 435 (part.) (spec. *M. odana*) (1819); Horsfield, Descr. Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, t. 6 f. 1 (spec. ead.) (1829); Zinken-Sommer in Nova Acta Acad. Leop. Vol. 15, p. 165 (spec. *M. klugius* = *lucipor*) (1831); Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 172 (spec. ead.) (1858).
- Thaumantias.** Kirby, Handb. Lep. Vol. 1, p. 197 (1894).
- Nandogea.** Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 182 (spec. *N. diores*) (1895).
- Kringana.** Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 185 (spec. typ. *K. noureddin*) (1895); Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 64 (2), p. 395 (spec. *T. [K.] noureddin, lucipor*) (1896); Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 108 (Sectio) (1904).
- Nandoges.** Crowley, Proc. Zool. Soc. Lond. p. 505 (1900).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf breit, Augen rundlich gewölbt, nackt, Stirn büschlig behaart. Palpen gross und breit, an der Aussenseite dicht, innen spärlicher beschuppt und behaart. Basalglied kurz, gekrümmt, ventral nur wenig länger aber straffer abstehend behaart, Basalfleck klein, abgerundet dreieckig, fast in ganzer Ausdehnung von sehr langen, feinen Kegeln besetzt, welche etwas nach oben gerichtet sind, Chitinisierung hellbraun. Mittelglied reichlich von dreifacher Länge des Basalgliedes, nach oben gerichtet, bis reichlich zur Hälfte der Stirn eng anliegend, dorsal mit einem breiten Büschel schopfartig abstehtender Haare, an der Innenseite die Beschuppung leicht gescheitelt. Endglied kurz, glatt, zapfenartig zugespitzt, den Kopf überragend. Antennen dünn, über halber Flügellänge, distal nur sehr wenig spindelartig verdickt, die Endglieder zugespitzt, Schaft nackt, ventral mit gut ausgebildeten Längsgraden und Furchen, in letzteren die feinen Härchen unregelmässig verteilt. Thorax und Abdomen nur mässig gross entwickelt, an den Einschnitten wollig, an den Schulterdecken stärker, sonst ziemlich dicht und kurz behaart. Abdomen etwa von halber Länge des Hinterflügels. Flügel breit; die vorderen etwa rechtwinklig dreieckig, Vorderrand reichlich gekrümmt, Apex leicht abgerundet, ziemlich gut abgesetzt, Distalrand ganz leicht konvex, in einem Falle (*T. noureddin*) vorn zwischen den Radiales stumpf geeckt, Analwinkel abgerundet rechteckig, Hinterrand fast gerade, proximal etwas einspringend. Costalis ziemlich lang, am zweiten Drittel des Vorderrandes auslaufend. Subcostalis fünfästig. SC 1 proximal vom



Zellende, nahe diesem, abgezweigt, schräg in C einlaufend, mit dieser meist auf eine längere Strecke verwachsen und unweit derselben in den Vorderrand auslaufend. SC 2 weit jenseits der Zellecke, etwa gegenüber der Mündung der Costalis entspringend, mit SC 1 auf eine kurze Strecke verwachsen oder diese doch wenigstens in einem Punkte deutlich berührend, in gleichem Abstände von SC 1 wie diese zur C in den Vorderrand mündend. SC 4 und 5 bilden eine kurze und schmale Gabel, letzterer vorn in den Distalrand, jener in den Apex gehend. In der Mitte zwischen SC 2 und der Gabel zweigt SC 3 ab und läuft schräg in den Vorderrand, diesen ganz nahe der apicalen Rundung erreichend. Zelle breit und kurz, unter halber Flügellänge. VDC sehr kurz, MDC nicht viel länger, schräg nach hinten gestellt, die beiden Radiales mit mässiger Divergenz in flacher Krümmung verlaufend. HDC bogenförmig distal vorgeschoben und in spitzem Winkel die Mediana treffend. VM proximal stark gekrümmt, sodann gestreckt, MM und HM parallel und fast gerade, SM nur proximal etwas geschweift. Hinterflügel unregelmässig dreieckig mit konkav gekrümmten Seiten. Costa flach, Apex rundlich oder leicht stumpf geeckt (♂), Distalrand leicht gewellt, Hinterwinkel in kurzem stumpfem Zipfel etwas hervortretend oder auch ganz abgerundet. Hinterrand etwas geschweift, beim Auslauf der HA etwas gewinkelt. Praecostalis einfach, wurzelwärts gekrümmt, Costalis nach der proximalen Krümmung schräg in flachem Bogen etwa am zweiten Drittel der Costa auslaufend. Subcostalis ebenfalls nur flach gekrümmt, den Apex erreichend. VDC schräg in distaler Richtung abgezweigt, MDC nicht als solche erhalten, sondern in ganz flacher Krümmung in HR übergehend, so dass VR und HR eine lange, spitze und eng zulaufende Gabel bilden. VM stark gekrümmt und der HR sehr genähert; MM, HM und SM normal, fast gerade, HA leicht geschweift und ziemlich lang. ♂ unterseits des Vorderflügels an der Basis im Hinterrandfeld mit einer grossen blanken Reibefläche und einem der SM anliegenden Duftschuppenfleck; auf der Oberseite des Hinterflügels ein oder zwei Haarbüschel an oder auf der Subcostalis, die über mehr oder weniger deutlich ausgebildeten, mit Duftschuppen ausgefüllten napfartigen, flachen Vertiefungen liegen und von einer blanken Reibefläche umgeben sind, oder einem einfachen nach vorn gerichteten Haarpinsel, an der Basis der Subcostalis, hinter dieser, entspringend.

Grössere Falter von sammetartig schwarbrauner Grundfarbe in verschiedener Abtönung oder mit blauer, schillernder Binde oder tief-blauem Flächen-Schiller des Vorderflügels.

Schema des Flügelgeäders : Taf. 1, Fig. 3.

## Sectio I. GLAUCOSTILBI

Flügel oberseits mehr oder weniger blau schillernd. ♂ mit einem Haarbüschel in der Costalgegend des Hinterflügels.

A. Haarbüschel des Hinterflügels ohne blanke Grenzzone.

### 1. *Thaumantis diores* Doubleday.

#### a. *Thaumantis diores diores* Doubleday.

*Thaumantis diores*, Doubleday in Ann. Nat. Hist. Vol. 16, p. 234 (1845).

*Thaumantis diores*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 171 (1858).

*Thaumantis diores*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 304 (1883).

*Thaumantis diores*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).

*Nandogea diores*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 182, t. 148, f. 1. 1a-b (1895).

*Thaumantis diores*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 190, t. 4 f. 32 (1905).

#### α. Forma *ramdeo* Horsfield u. Moore (forma tempest.?).

*Thaumantis ramdeo*, Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 215 (1857).

*Thaumantis ramdeo*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 172 (1858).

*Thaumantis ramdeo*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 304 (1883).

*Thaumantis diores* var. *ramdeo*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).

*Thaumantis diores* forma *ramdeo*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 182 (1895).

Indien : Sikkim, Assam, Burma.

**b. *Thaumantis diores hainana* Crowley.**

*Nandoges hainana*, Crowley in Proc. Zool. Soc. Lond. 1900, p. 505.

Hainan.

**B. Haarbüschel des Hinterflügels mit blanker Grenzzone.**

**2. *Thaumantis lucipor* Westwood.**

*Thaumantis lucipor*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 337, Fussnote (1851).

*Thaumantis lucipor*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 173, t. 19 f. 1, 1a, 2, 2a (1858).

*Thaumantis lucipor*, Distant, Rhop. Malay, p. 77, t. 9 f. 8, 9 (1882).

*Thaumantis lucipor*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).

*Thaumantis lucipor*, Martin in Berl. Ent. Zeit. Vol. 35, p. 6 (1890).

*Kringana lucipor*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 185 (1895).

*Thaumantis (Kringana) lucipor*, Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 64 (2), p. 395 (1896).

*Thaumantis lucipor*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 190 (1905).

*Thaumantis lucipor*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 108 (1904).

*Morpho klugius*, Zinken-Sommer in Nova Acta Acad. Leop. Vol. 15, p. 165 (part.: ♂), t. 15 f. 11 (non f. 12, 13) (1833) (1)

*Thaumantis klugius*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 337 (1851).

*Morpho klugius*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 172 (1858).

*Thaumantis klugius*, Hagen in Tijdschr. Nederl. Aardr. Gen. (2), Vol. 7, p. 200 (1890).

*Kringana klugius*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 185 (1895).

Java, Borneo, Sumatra, Malayische Halbinsel, Bintang (Mus. Berolin.).

**3. *Thaumantis odana* Godart.**

**a. *Thaumantis odana odana* Godart.**

*Morpho odana*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 445, n° 16 (1819).

*Morpho odana*, Horsfield. Descr. Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. t. 6 f. 5, 5a (1829).

*Thaumantis odana*, Boisduval, Spec. Gén. Lép. Vol. 1, t. 12 (8 B) f. 1 (1836).

*Thaumantis odana*, Distant, Rhop. Malay. p. 427, t. 36 f. 3 (1886).

*Thaumantis odana*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 258 (1896).

*Thaumantis odana*, Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 47 (1901).

*Thaumantis oda*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 274 f. 3, 4 (1822-1826).

*Morpho klugius*, Zinken-Sommer in Nova Acta Acad. Leop. Vol. 15, p. 165 (part.: ♀), t. 15 f. 12, 13 (non f. 11) (1831).

Java, Sumatra, Nias, Malayische Halbinsel (2).

**b. *Thaumantis odana cyclops* Röber.**

*Thaumantis odana* var. *cyclops*, Röber in Soc. Ent. Vol. 19, p. 105 (1904).

*Thaumantis odana*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. (part.), Vol. 1, p. 203, t. 65 (1887).

*Thaumantis odana*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 108 (1904).

Süd-Borneo.

## Sectio II. EPIXANTHI

Oberseite mit geringem oder ganz ohne blauen Schimmer. Hinterflügel in der Costalgegend mit zwei auf Duftschuppen-Pfannen gelegenen und von einer blanken Grenzzone umgebenen Haarbüschchen.

**4. *Thaumantis noureddin* Westwood.**

**a. *Thaumantis noureddin noureddin* Westwood.**

*Thaumantis noureddin*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 337, Fussnote (1851).

(1) *M. klugius* Zink.-Somm. (1831), ist partiell synonym (♀) mit *M. odana* God. (1819) und als bedingtes Homonym zu Gunsten des für den vereinigten Teil der in Betracht kommenden Einheit aufgestellten Namens *Th. lucipor* (= *M. klugius* ♂) zu verwerfen. (Artikel 36 der Internationalen Nomenklaturregeln, Paris, 1905.)

(2) Es muss unentschieden bleiben, ob die Formen von Sumatra, Nias und der Malayischen Halbinsel mit der typischen Unterart oder mit *T.o. cyclops* vereinigt werden müssen, oder gar besondere Lokalformen repräsentieren. In der Literatur fehlen hierüber bislang genauere Angaben und die vorhandenen Abbildungen erlauben es nicht, einen sicheren Schluss zu ziehen. — Zu vergl. Nachtrag, Seite 59.

*Thaumantis noureddin*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2). Vol. 4, p. 175, t. 20, f. 1. 1a, 2. 2a (1858).

*Thaumantis noureddin*, Distant, Rhop. Malay. p. 78, t. 6 f. 3 (♂), t. 9 f. 7 (♀) (1882).

*Thaumantis noureddin*, Hagen in Berl. Ent. Zeit. Vol. 37, p. 144 (1892).

*Kringana noureddin*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 185 (1895).

*Thaumantis noureddin*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 257 (1896).

*Thaumantis (Kringana) noureddin*, Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 64 (2), p. 395 (1896).

Malayische Halb-Insel, Sumatra, Bangka.

b. **Thaumantis noureddin sultanus** nov. subsp. (1). — Taf. 3, Fig. 4, ♀.

*Thaumantis noureddin*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 108 (1904).

Süd-Borneo.

#### 4. GENUS ZEUXIDIA, HÜBNER

**Zeuxidia.** Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 270 (spec. *Z. luxerii*) (1822-26); Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 114 (1844); Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep., Vol. 2, p. 327 (1851); Herrich-Schäffer, in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 18, p. 105 (1804), Vol. 19, p. 88 (1865); Hewitson, Exot. Butt. Vol. 4, tab. Zeuxidia & Aemona (1868); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 115 (1871); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 292 (1875); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 285 (1882); Distant, Rhop. Malay. p. 72 (1882); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 103, 309 (1886, 1888); Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 72 (1887); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887); Schatz (Staudinger u.), ibidem, Vol. 2, p. 186 (1889); Hagen in Tijdschr. Nederl. Aardr. Gen. (2), Vol. 7, p. 200 (1890); Martin in Berl. Ent. Zeit. Vol. 35, p. 8 (1890); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 173 (1893); Kirby, Handb. Lep. p. 198 (1894); Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 261 (1896); Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 46 (1901); Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 106 (1904); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 186 (1905).

**Mœra** (part.). Hübner, Verz. Schmett. p. 51 (spec. : *M. aurelius* = *aurelia*).

**Morpho** (part.). Latreille, Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 11 (1819); Godart (Latreille u.), ibidem, p. 435 (1819).

**Amathusia** (part.). Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 45 (spec. : *A. aurelius*) (1869).

**Amaxidia.** Staudinger, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (Subgen.) (1887); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 308 (1888); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 178 (1893); Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 107 (1904).

**Zeuxaltis.** Butler in Ann. Nat. Hist. Vol. 19, p. 469 (Subgen.) (1897); Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 106 (als Sectio) (spec. : *Z. pryevi* = *Zeuxidia doubledayi*, monstr.) (1904).

**Aglaura.** Boisduval, M. S.

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf mässig gross. Augen breit eirund gewölbt. Stirn kurz behaart, Palpen kräftig, dicht und glatt beschuppt und behaart, den Kopf überragend. Basalglied kurz, stark gekrümmt, ventral mit längeren, straff abstehenden Haaren, die feinen kegelförmigen Gebilde des Basal-

(1) *Thaumantis noureddin sultanus*. Subspecies, in mare supra fuscior, disco colore purpureo haud tincto, alis posticis in limbo distali minus angulatis quam in subspecie typ.; in femina alarum anticarum picturis flavis distinctioribus. Im Vergleich mit der typischen Form das ♂ im allgemeinen gesättigter sammet-braun, Vorderflügel stumpfer geeckt, Saumfeld nur wenig heller getönt als die übrige Flügelfläche. Subcostalfleck nahe dem Apex sehr verloschen oder wenigstens verkleinert. Der bei der typischen Form in schräger Beleuchtung deutlich wahrnehmbare dunkelblaue Schiller völlig oder bis auf ganz geringe Spuren fehlend. Hinterflügel an der Mündung des vorderen Medianastes nur sehr schwach geeckt, die Saumzone etwas lichter braungrau angeflogen, ohne Spur blauen Schillers im Basalfeld. Unterseite düsterer, die Saumzone beider Flügel nicht durch eine weisse, sondern trübe graubraune Linie quer abgesetzt. Dieses Feld auf dem Hinterflügel infolge des Flügelschnittes schmaler. ♀ ebenfalls dunkler braun, mit sehr gut ausgebildeter, hell ockergelber schräger Querbinde zwischen Zellschluss und Apex, die sich vom vorderen Medianast nach hinten rechtwinklig gebrochen in zwei etwas getrübbten gelblichen Flecken fortsetzt. Diese Zeichnung ist bei ♀-Exemplaren aus Nord-Sumatra sehr verloschen, weisslich-gelb und nur in 2-3 schräg liegenden Flecken erhalten. (Das Bild von Westwood, l. c. t. 20, f. 2, scheint in dieser Beziehung zu stark idealisiert zu sein, was auch durch die unähnlich colorierte Unterseite bestätigt wird.) Die Flecke der Submarginalreihe wischartig, im Kern reiner ockergelb. In diesem Farbton auch die Cilien beider Flügel. Auf der Unterseite der schmale helle Schrägstreif im Medianfeld meist verkürzt, nur bis zu M M reichend oder auch schon vorher rudimentär, der Farbton auf der ganzen Fläche dunkler und intensiver in Licht und Schatten, Analozelle durchschnittlich grösser. Vorderflügel-Länge ♂ 44-46, ♀ 50 mm. Typ. i. coll. Stichel. — Süd-Borneo, Bandjermassin. — Zu vergl. Nachtrag, Seite 59.

flecken in leicht gerundeten Reihen angeordnet. Mittelglied etwa von dreifacher Länge, aufwärts gerichtet, dorsal mit einem schopfartig abstehenden Haarbüschel, an der Innenseite spärlicher beschuppt, die Behaarung leicht gescheitelt. Endglied kurz, flach und spitz, etwas nach vorn gerichtet. Antennen dünn, distal schwach spindelförmig verdickt, etwas über halber Länge des Vorderflügels, unbeschuppt, die Ventral-Rillen an den Endgliedern undeutlich. Thorax und Abdomen ziemlich schlank, letzteres aber bedeutend kürzer als der Hinterflügel. Behaarung dicht, an den Schulterdecken länger, am Einschnitt von Thorax und Abdomen etwas wollig. Vorderflügel im allgemeinen Umriss rechtwinklig dreieckig; Vorderrand stark gekrümmt, Apex spitz, manchmal leicht vortretend; Distalrand leicht konkav, abgerundet rechtwinklig in den Hinterrand übergehend, beim ♀ etwas eckiger. Hinterrand beim ♂ stark lappig konvex, beim ♀ ziemlich gerade. Costalis mündet in das letzte Drittel des Vorderrandes. S C fünfästig; S C 1 nahe am Zellende abgezweigt. Anordnung der S C-Aeste verschieden, selbst innerhalb ein und derselben Art etwas schwankend:

*a.* S C 1 mit der Costalis verwachsen oder dieser wenigstens ganz eng anliegend. Die Länge der verwachsenen oder anliegenden Strecke verschieden. C S 2 weit jenseits der vorderen Zellecke entspringend, etwa gegenüber der Mündung von S C 1, frei und etwa auf der Hälfte zwischen S C 1 und S C 3 in den Vorderrand auslaufend. S C 3 und 4 in kurzer Entfernung von einander abgezweigt, jene noch in den Vorderrand, diese in den Apex mündend und mit S C 5 eine mässig lange Gabel bildend. S C 5 selbst kurz hinter dem Apex in den Distalrand laufend (Anordnung namentlich bei *Z. doubledaii* u. *aurelia*).

*b.* S C 1 wie im Falle *a.* S C 2 eine Wenigkeit näher zur Zellecke gerückt mit S C 1 auf kurze Entfernung verwachsen oder dieser ganz dicht anliegend, die anderen Aeste wie vorher. (Anordnung vorwiegend bei *Z. luxerii*, Taf. 1, Fig. 4).

*c.* S C 1 und S C 2 ganz frei, wenngleich ziemlich dicht unter einander und mit C in den Vorderrand auslaufend. Lage der übrigen Teile wie bei *a* (Ausnahme-Fall bei *Z. amethystus wallacei* ♀).

Zelle breit und kurz, unter halber Flügellänge. V D C fehlt oder ist ganz verkümmert, M D C gut ausgebildet, steil schräg nach hinten gerichtet, H D C in scharfer Krümmung distalwärts laufend, in spitzem Winkel die Mediana treffend. Hierdurch die hintere Zellecke etwas vorgeschoben. V R unmittelbar an der vorderen Zellecke entspringend, anfangs fast gerade, distal leicht gekrümmt. H R ziemlich gestreckt, ebenso die 3 Medianäste, von denen M M und H M etwas näher liegen als M M und V M. Aus dem Bug des letzteren entspringt ein nach vorn gerichteter, am Ende distalwärts gekrümmter Zapfen. S M beim ♂ stark geschweift, beim ♀ fast gerade. — Hinterflügel fast eiförmig, hinten in einen schmalen, schwanzartigen Zipfel ausgezogen. Vorderrand ziemlich flach, Apex abgerundet, Distalrand gewellt, Hinterrand geschweift, vorn gelappt. Praecostalis einfach, kurz, wurzelwärts gekrümmt. Costalis schräg nach vorn aufsteigend, in den Apex mündend. S C stark gekrümmt. Zelle schmal, offen. V D C schräg abfallend, M D C nicht besonders markiert, sondern in flacher Krümmung in die H R übergehend, so dass die Radiales eine lange Gabel auf gemeinschaftlichem Schaft bilden. H D C fehlt. Wie auf dem Vorderflügel, zweigt sich von dem Bug der Mediana ein Aderansatz nach vorn ab, der die hintere Radialis beinahe erreicht und am Ende kurz hakenförmig distalwärts gekrümmt ist. S M und H M treffen am Flügelrande die beiden seitlichen Winkel des Analfortsatzes. ♂ mit mächtig entwickelten tertiären Geschlechtskennzeichen (Duftorganen). Stets vorhanden: Eine rundliche pfannenartige Vertiefung in der Membran zwischen Costalis und Subcostalis, die mit mehligem Staubschuppen ausgefüllt und von einem blanken Rande umgeben ist. An der proximalen Seite steht ein Haarbüschel, der aufrichtbar ist und in der Ruhe die Vertiefung bedeckt; ferner eine tiefe, taschenartige Falte an der Submediana, in der ein strahlen- oder pinselartig vorstreckbarer Haarbüschel ruht. Duftorgane in der Zelle fehlen (Section 2) oder sie treten auf in Gestalt eines in gleicher Weise wie die beschriebene pfannenartige Vertiefung gebildete Grube mit Haarbüschel von länglicher Form, allein oder in Begleitung von verschiedenen gelegenen behaarten Duftflecken.

Die *Zeuxidia*-Arten zeichnen sich durch scharfen sexuellen Dimorphismus aus. Das ♂ trägt auf dunkeltem sammet-schwarzbraunem Grunde schön leuchtend-blaue Binden und Flächen, das ♀ ist unansehnlicher, meist mit lichtbraunen oder weisslichen Binden und Flecken auf braunem Grunde.

Schema des Flügel-Geäders : **Taf. I, Fig. 4** (Anordnung wie zu *b* der Diagnose).

**Geographische Verbreitung der Arten.** — Die *Zeuxidia*-Arten bewohnen Hinterindien, die Philippinen und einen Teil der Sunda-Inseln. Die nördlichste Grenze ihrer Verbreitung ist Ober-Texas. Von dort reicht das Fluggebiet durch die Malayische Halbinsel südlich bis Sumatra, Borneo und Java, östlich bis Luzon und Mindanao.

## VERZEICHNIS DES ARTEN UND FORMEN

### Sectio I. GLAUOPTEROTI

♂ mit Haarbüscheln in der Zelle des Hinterflügels, Apicalfeld desselben nicht grau bestäubt.

A. In der Zelle des Hinterflügels beim ♂ zwei Haarbüschel nebeneinander, der proximal gelegene auf pfannenartiger Vertiefung mit blankem Rande, der distal gelegene zuweilen rudimentär [*rd*] oder fehlend [*re*].

#### 1. *Zeuxidia amethystus* Butler.

##### a. *Zeuxidia amethystus amethystus* Butler.

*Zeuxidia amethystus*. Butler in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 485 (1865).

*Zeuxidia amethystus*. Distant, Rhop. Malay., p. 72, t. 7, f. 1, 2 (1882); p. 424, t. 38, f. 5 (1886).

*Zeuxidia amethystus*. Hagen in Berl. Ent. Zeit. Vol. 37, p. 144 (1892).

*Zeuxidia amethystus*. Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 261 (1896).

Malayische Halbinsel, Sumatra, Bangka.

##### b. *Zeuxidia amethystus wallacei* Felder.

*Zeuxidia wallacei*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 461, n° 777, t. 62 f. 3 (1866).

*Zeuxidia wallacei*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 341 (1873).

*Zeuxidia amethystus* var. *wallacei*. Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 41 (1889).

*Zeuxidia amethystus* (part.) + *Z. wallacei*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 106 (1904).

Borneo.

##### c. *Zeuxidia amethystus amethystina* Stichel, nov. subsp. (1).

*Zeuxidia amethystina*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lep. Liste 34, p. 24 (1890). — Nomen nudum.

*Zeuxidia amethystus*, Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 73 (1887).

Mindanao.

##### d. *Zeuxidia amethystus victrix* Staudinger.

*Zeuxidia victrix* (*amethystus* var. ?), Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 41 (1889).

*Zeuxidia victrix*, Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 332 (1892).

Palawan.

##### e. *Zeuxidia amethystus masoni* Moore (2).

*Zeuxidia masoni*, Moore in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 326 (♀) (1878).

*Zeuxidia masoni*, Marshall in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 51 (2), p. 39 (♂, ♀) (1882).

(1) *Z. amethystus amethystina*. — ♂. Differt a subsp. typ. alarum anticarum fascia caerulea latiore; posticarum plaga caerulea anali ut in *Z. a. wallacei*. — Vorderflügel mit sehr spitzem Apex, die blaue Binde vorn stark verbreitert, ihre proximale Begrenzung beginnt am Vorderrande etwa gegenüber der Abzweigung von SC<sub>1</sub>, berührt die vordere Zellecke und schneidet in flachem Bogen unweit der hinteren Zellecke den vorderen Medianast. Distal lässt die Binde nur einen kleinen Winkel am Apex mit zwei undeutlichen, weisslichen Flecken frei. Hinterflügel mit etwas verbreiteter und nach vorn ausgezogener blauer Analfäche wie bei *Z. a. wallacei*, der Ziptel am Hinterwinkel aber breiter und schärfer abgesetzt, beiderseitig weisslich eingefasst, fast augenartig. Duftorgane in der Zelle des Hinterflügels wie bei genannter Unterart, reichlich ausgebildet. — Typ. in coll. Staudinger, Dresden.

(2) *Z. amethystus masoni* Moore ist hinsichtlich der Ausbildung der ♂ Sexual-Charaktere von den 5 aufgeführten Unterarten am meisten differenziert. In der Zelle des Hinterflügels fehlt der eine, bei der typischen Subspecies distal gelegene Haarbüschel vollständig und auch der Copulationsapparat lässt bemerkenswerte Unterschiede erkennen, so dass die Frage wegen Artberechtigung dieser Form in Erwägung gezogen werden muss. Da aber *Z. a. victrix* vermöge rudimentärer Ausbildung des betreffenden Haarbüschels der Hinterflügelzelle ein natürliches Bindeglied darstellt, da ferner das ♂ von dem der typ. Subspecies weitere nennbare Unterschiede nicht aufweist und da endlich der Copulationsapparat der Art überhaupt etwas variabel ist, so wurde die Einreihung als Unterart vorgezogen.

*Zeuxidia masoni*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 286 (1882).

*Zeuxidia masoni*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 174, t. 144 f. 1, 1a, b (1893).

*Zeuxidia masoni*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 186, t. 4 f. 29 (1905).

Hinter-Indien : Tenasserim, Siam.

B. In der Zelle des Hinterflügels beim ♂ zwei Haarbüschel hintereinander.

a) Der hintere Haarbüschel pinselartig auf einem Duftfleck.

2. *Zeuxidia doubledaii* Westwood.

*Zeuxidia doubledaii*, Westwood (Doubleday u.) in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 329 (1851).

*Zeuxidia doubledayi*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 88 (1865).

*Zeuxidia doubledaii*, Marshall u. Nivéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 287, n<sup>o</sup> 274 (♀) (1883).

*Zeuxidia doubledayi* + *Z. horsfieldii*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 32, p. 253 (1888).

*Zeuxidia doubledaii*, (? part.), Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 262 (1896).

*Zeuxidia doubledaii*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n<sup>o</sup> 41, p. 106 (1904).

*Zeuxidia luxerii* (♀) (non *Z. l.* ♂ Hübner), Westwood (u. Hewitson) in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. t. 5 f. 1 (1849).

*Zeuxidia horsfieldii*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 460, n<sup>o</sup> 776, t. 62 f. 4 (♂) (1866).

*Zeuxidia horsfieldii*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 340 (1873).

*Zeuxidia honrathi*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lep. List, n<sup>o</sup> 38, p. 30 (nom. nud.) (1894).

*Zeuxidia* (*Zeuxaltis*) *pryeri*, Butler in Ann. Nat. Hist. Vol. 19, p. 470 (1897) (1).

*Zeuxidia pryeri*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n<sup>o</sup> 41, p. 106 (1904).

Borneo, Sumatra, Billiton?, Java?.

b) Der hintere Haarbüschel kranzartig der hinteren blanken Umrandung des vorderen Duftfleckes angelegt.

3. *Zeuxidia nicevillei* Fruhstorfer (2). — Taf. 3, Fig. 5, ♂.

*Zeuxidia nicevillei*, Fruhstorfer in Ent. Nachr. Vol. 21, p. 196, ♂ (♀?) (1895).

*Zeuxidia nicevillei*, Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 64, p. 392 (1896).

*Zeuxidia nicevillei* nov. subspec., Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 33 (1905).

*Zeuxidia doubledayi*, Distant, Rhop. Malay, p. 424, f. 124 (♂), ? t. 38 f. 6 (♀) (1886).

*Zeuxidia doubledaii* (? part.), Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 162 (1896).

Sumatra, ? Billiton, Malayische Halbinsel (Perak, Malacca), Bangka.

4. *Zeuxidia luxerii* Hübner.

a. *Zeuxidia luxerii luxerii* Hübner. — Taf. 3, Fig. 6, ♀.

*Zeuxidia luxerii*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 270 (1822-26).

*Zeuxidia luxerii*, Westwood, Cab. Orient. Ent. t. 19, f. 5 (1848).

*Zeuxidia luxerii*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 461 (1866).

*Zeuxidia luxerii*, Snellen in Tijdschr. v. Ent. Vol. 38, p. 16 (1895).

? *Zeuxidia boisduvalii*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 329, n<sup>o</sup> 3 (♀) (1851). (3).

*Aglaura nephus*, Boisduval, M S.

Java, Bali.

(1) *Zeuxaltis pryeri* Butler ist nach Fruhstorfer, Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 93 (1903), synonym mit *Z. horsfieldii* Felder (= *doubledaii* Westwood). Es handelt sich um eine monströse Bildung.

(2) In *Z. nicevillei* wurde vom Autor eine Lokalform von *Z. doubledaii* vermutet. Martin (l. c.) findet keinen Unterschied zwischen beiden; vielleicht hat als Vergleichsmaterial die wahre *Z. doubledaii* gedient, welche auf Sumatra ebenfalls in typischen Stücken vorkommen soll (nach Ausweis der Bezettelung eines ♂ i. coll. Staudinger, sofern diese richtig ist). Nach dem vorliegenden Original kann *Z. nicevillei* ♂ vermöge der charakteristischen und von denen der *Z. doubledaii* durchaus verschiedenen Anlage der Duftorgane in der Zelle des Hinterflügels, trotz allgemeiner Ähnlichkeit im übrigen, nicht mit letzterer als Subspecies vereinigt werden. Die gleiche Anlage der Haarbüschel wiederholt sich bei *Z. luxerii* und man wäre geneigt anzunehmen, dass *Z. nicevillei* eine Lokalrasse jener Art vorstellt, wenn diese nicht auf Sumatra schon durch eine andere Form (*Z. l. succulenta*) vertreten wäre. Es bleibt dann noch die Möglichkeit, dass *Z. luxerii* hier in zwei Zustands- (Jahreszeit-) Formen auftritt; bei der geringeren Wahrscheinlichkeit des Falles und namentlich mit Rücksicht darauf, dass sich die Form auf dem Festlande in fast unveränderter Weise wiederholt, wird vorgezogen, *Z. nicevillei* als gute Art zu behandeln, zumal auch die Bindenzzeichnung gegen beide in Frage kommende Arten konstante Unterschiede erkennen lässt. Ob das als *Z. nicevillei* von Fruhstorfer beschriebene und später aus Distant Rhop. Malay. identifizierte ♀ (l. c. 1895 und 1905) zu dieser Art gehört, oder eine leicht abändernde Form von *Z. doubledaii* vorstellt, muss unentschieden bleiben. Die etwas zweifelhafte erste Diagnose Fruhstorfers sei hier durch die Abbildung der Type des ♂ ergänzt.

(3) *Z. boisduvalii* Westwood wird für das wahre ♀ von *Z. luxerii* Hübner angesehen (zu vergl. : Kirby in : Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 46). Da die Beschreibung Westwoods aber nur ungewiss auf solche ♀♀ passt, welche unzweifelhaft zu *Z. luxerii* gehören (s. fig.), so wird Citat unter? angeführt.

b. *Zeuxidia luxerii succulenta* Stichel, **nov. subsp.** (1).

Sumatra.

C. In der Zelle des Hinterflügels beim ♂ nur ein Haarbüschel.

a) Dieser Haarbüschel klein, pinselartig.

5. *Zeuxidia dohrni* Fruhstorfer.

*Zeuxidia dohrni*, Fruhstorfer in Ent. Nachr. Vol. 19, p. 257 (1893).  
*Zeuxidia dohrni*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 55, p. 116, t. 3, f. 2, t. 4, f. 6 (1894).  
*Zeuxidia dohrni*, Snellen in Tijdschr. v. Ent. Vol. 38, p. 16 (1895).  
*Zeuxidia horsfieldii* vera, Staudinger (u. Bang-Haas), Lep. Liste n° 38, p. 30 (1894).  
 Java.

6. *Zeuxidia semperi* Felder.

*Zeuxidia semperi*, Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 5, p. 304 (1861); Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 460, t. 62 f. 1, 2 (1866).  
*Zeuxidia semperi*, Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 72 (1887); p. 332 (1892).  
 Luzon, Mindoro.

b) Der Haarbüschel büstenartig, distal zugespitzt, die Zelle fast ganz bedeckend.

7. *Zeuxidia sibulana* Honrath.

*Zeuxidia sibulana*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 28, p. 205, t. 2, f. 2, t. 3, f. 2a (♂), t. 4 f. 2b (♀) (1884).  
*Zeuxidia sibulana*, Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 73 (1887).  
 Mindanao : Sibulan.

## Sectio II. POLIODERMI

♂ ohne Haarbüschel in der Zelle des Hinterflügels, Apicalfeld desselben grau bestäubt.

8. *Zeuxidia aurelia* Cramer.a. *Zeuxidia aurelia aurelia* Cramer.

*Papilio aurelius*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, p. 110, t. 168 f. A, B (♀) (1779).  
*Papilio aurelius*, Herbst (Jablonsky u.), Naturg. Schmett. Vol. 3, p. 119, t. 38, f. 1, 2 (♀) (1788).  
*Moera aurelia*, Hübner, Verz. Schmett. p. 51 (1816).  
*Morpho aurelius*, Godart (Latreille u.), in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 439 (1819).  
*Zeuxidia aurelius*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 320, n° 4 (1851).  
*Amathusia aurelius*, Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 45 (1869).  
*Zeuxidia aurelius*, Distant, Rhop. Malay. p. 425, t. 37 f. 1 (1886).  
*Amathusia (Amaxidia) aurelius*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 188 (1887).  
*Amaxidia aurelius*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 179 (part.) (1893).  
*Zeuxidia (Amaxidia) aurelius*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 262 (1896).  
*Amaxidia aurelius aurelius*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 190 (1904).  
 Sumatra, Malayische Halbinsel.

b. *Zeuxidia aurelia aureliana* Honrath.

*Amaxidia aurelius* var. *aureliana*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 33, p. 162 (1889).  
*Amaxidia aurelius aureliana*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 190 (1904).  
*Amaxidia aureliana*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 107 (1904).  
*Zeuxidia aurelius*, Hewitson (non Cramer!), Exot. Butt. Vol. 4 t. *Zeuxidia & Aemona*, f. 1, 2 (1868).  
*Zeuxidia aurelius*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 341 (1873).  
 Borneo

(1) *Z. luxerii succulenta*.— ♂ Difert a subsp. typ. alarum omnium colore atterimo, fasciis non violaceis, potius colore lapidis Lazuli.—Grundfarbe der Flügel tief sammetschwarz, nur der Apex des Vorderflügels etwas heller. Binde des letzteren wie bei der typ. Unterart, aber licht lasurblau anstatt violett, wie auch der Apicalfleck des Hinterflügels. Dieser Fleck in ungewisser Zerstäubung nach hinten etwas bindenartig bis zum mittleren Medianast verlängert. Die Discalfäche beider Flügel im Anschluss an die blaue Zeichnung bei schräger Beleuchtung tief lasurblau schimmernd. Unterseite wie bei der typ. Subspecies, etwas satter im Farbton, im mittleren Medianzwischenraum des Hinterflügels ein dritter, ockergelber, schwärzlich umzogener Augenfleck, etwas kleiner als die Analozele, und im nächsten Aderfeld noch ein kleiner, weniger deutlicher Ringfleck. Diese Merkmale vielleicht individuell. — Typ. i. coll. Stichel, N. O.-Sumatra : Deli.

## 5. GENUS THAURIA, MOORE

**Thauria.** Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 185 (spec. typ. : *T. aliris*) (1895); Crowley in Ann. Nat. Hist. (6) Vol. 17, p. 66 (1896); Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 20, p. 396 (1903); Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41 p. 108 (Sectio Gen. Thaumantis) (1904); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 195 (1905).

**Thaumantis.** Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2) Vol. 4, p. 176 (part.) (spec. : *T. aliris*) (1858); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 88 (part.) (spec. ead.) (1865); Butler in Journ. Linn. Soc. Lond. Zool. Vol. 13, p. 115 (spec. : *T. pseudaliris*) (1867); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 120 (part.) (1871); Butler in Trans. Linn. Soc. Lond. (2) Zool. Vol. 1, p. 538 (spec. : *T. pseudaliris*); Kirby, Cat. diurn. Lep. Suppl. App. p. 846 (part.) (spec. ead.) (1877); Distant, Rhop. Malay. p. 79 (part.) (1882); Butler in Ann. Nat. Hist. (5) Vol. 10, p. 372 (1882); Marshall u. Nicéville. Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 304 (part.) (1883); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (part.) (1887); Haase in Corr. Bl. Iris Vol. 1, p. 306 (part.) (1888); Schatz (Staudinger u.), Exot. Schmett. Vol. 2, p. 185 (1889).

**Morphindra.** Röber in Ent. Zeit. Stettin Vol. 66, p. 337 (spec. typ. : *M. aliris*) (1903).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf gross, Augen breit elliptisch gewölbt, nackt. Stirn kurz und dicht behaart. Palpen kräftig, dicht und glatt beschuppt und behaart. Basalglied sehr kurz, gekrümmt, ventral mit etwas längeren, zottig abstehenden Haaren. Basalfleck ziemlich klein, hellbraun chitiniert, eiförmig, dicht mit feinen, aufwärts gerichteten Kegelgebilden besetzt. Mittelglied bedeutend länger, aufwärts gerichtet, am Ende dorsal mit abstehenden Granenhaaren, welche zum Teil schopfförmig verdichtet stehen. Endglied kurz und spitz, etwas nach vorn gerichtet, den Kopf nicht überragend. Antennen dünn, etwas über halber Länge des Vorderflügels, distal kaum merklich verdickt, Endglieder etwas verjüngt. Schaft dorsal nackt, ventral mit zwei Rillen, welche von drei Längsgraden getrennt und begrenzt sind. In ihnen, spärlich verteilt, feine Härchen und einzelne, zu beiden Seiten paarig angeordnete Borsten. Thorax und Abdomen robust, stark behaart. Abdomen beim ♂ ventral nächst dem Einschnitt kielartig zusammengedrückt, seitlich mit reichlicher Duftsuppenablagerung in zwei weisslichen Fleckchen und ventral fast in ganzer Länge mit sammetartig braunem Belag; an den Endsegmenten lateral je drei lange Haarbüschel. Vorderflügel breit rechtwinklig dreieckig. Vorderrand stark gekrümmt, Apex ziemlich spitz, Distalrand leicht konkav, Hinterwinkel leicht abgerundet rechteckig, Hinterrand beim ♂ stark konvex gelappt. Costalis und Subcostalis getrennt. Erstere sehr lang, im letzten Viertel des Vorderrandes auslaufend. Subcostalis 5-ästig. SC 1 entspringt in einiger Entfernung proximal vom Zellende, ist sehr zart und mündet in kurzem Abstände von der Costalis. Etwa gegenüber der Mündung der letzteren zweigt sich erst SC 2 ab, in kurzem Abstände gefolgt von SC 3, beide schräg in den Vorderrand gehend. Unweit SC 3 gabelt sich die Subcostalis in die kurzen SC 4 und 5, von denen ersterer den Apex erreicht, letzterer bald hinter jenem in den Distalrand trifft. Zelle breit und kurz, unter halber Flügellänge, die hintere Ecke eine Wenigkeit distal vorgeschoben. VDC in spitzem Winkel in schräg distaler Richtung von SC abgezweigt, ziemlich kurz, MDC fast ganz verkümmert, rechtwinklig nach hinten gestellt, HDC bedeutend länger, anfangs in scharfer Krümmung in die Zelle einspringend, dann gestreckt in distaler Richtung laufend und die Mediana in spitzem Winkel treffend. Die Radiales, entsprechend der Kürze der MDC, dicht beieinander entspringend, die vordere etwas schärfer, die hintere flacher gebogen. HM und MM ziemlich parallel, leicht gekrümmt, VM proximal mit stärkerer Krümmung, dann der MM gegen das Ende wieder etwas genähert. SM leicht geschweift. — Hinterflügel nahezu elliptisch, Vorderrand ziemlich stark gekrümmt, am Apex rund in den Distalrand übergehend. Dieser etwas abgeflacht, leicht gewellt; Hinterwinkel kaum merklich abgesetzt, Hinterrand ziemlich gerade, vorn stark gelappt. Costalis scharf nach vorn gekrümmt, Praecostalis kräftig, recht-



winklig von ersterer abgezweigt, schräg nach vorn gerichtet, distal etwas gegen die Flügelwurzel gekrümmt. S C anfangs gestreckt, nach Abzweigung der V D C nach vorn gebogen. V D C ziemlich lang, schräg gestellt, M D C als Aderteil nicht erkennbar, sondern in flach S-förmiger Krümmung in H R übergehend. Die Radiales bilden eine lange, leicht gekrümmte Gabel. Die drei Medianäste in annähernd gleichem Abstand voneinander, parallel, in normaler Stellung; V M an der ziemlich scharfen Krümmung etwas verdickt, mit einem kurzen, nach vorn gerichteten Zapfen, der in eine feine Aderfalte übergeht. Dieses Kennzeichen in ähnlicher Weise wie bei der Gattung *Amathusia* und *Amathuxidia*, dort aber auf die Faltenader beschränkt. S M lang gestreckt, leicht geschweift, H A zart, ebenfalls von beträchtlicher Länge, stärker gekrümmt. — ♂ mit grossem, grob aufgetragenem Duftschnupfenfleck vor und in der Zelle, diese fast ganz ausfüllend, und zwei breit büstenartigen Haarbüscheln, von denen der eine, schwächere, vor der Subcostalis, der andere, grössere, im vorderen Teil der Zelle gelegen ist. Die Haare beider Büschel, namentlich aber die des grösseren nach hinten gekrümmt und die Duftschnupfenzone fast ganz bedeckend. Ein weiterer kleiner Haarpinsel an der Hinterrandader auf dem dort fast kahlen, das Abdomen umschliessenden vorderen Lappen des Hinterrandfeldes.

Grosse, prächtige Schmetterlinge mit weisser Binde des Vorderflügels und grossen goldgelben Distalflecken des Hinterflügels auf schwarzbraunem Grunde, Unterseite des Hinterflügels in der rotbraunen Distalhälfte mit zwei grossen bunten Augenflecken.

Schema des Flügelgeäders : **Taf. I, Fig. 5.**

**Geographische Verbreitung der Arten.** — Die Formen der einen zu dieser Gattung gehörigen Art finden sich auf Borneo, der Malayischen Halbinsel und in Hinterindien.

## VERZEICHNIS DER FORMEN

### 1. *Thauria aliris* Westwood.

#### a. *Thauria aliris aliris* Westwood.

- Thaumantis aliris*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 176 (part. : ♀) t. 17 (1858).  
*Thaumantis aliris*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burn. Ceyl. Vol. 1, p. 308 (1883).  
*Thaumantis aliris*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 204, t. 64 (1887).  
*Thauria aliris*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 187 (1895).  
*Morphindra aliris*, Röber in Ent. Zeit. Stett. Vol. 66, p. 337 (1903).  
*Thauria aliris aliris*, Fruhstorfer in Ins. Börse, Vol. 20, p. 396 (1903).  
*Thaumantis aliris*, Shelford in Journ. Straits Branch. Asiat. Soc. n<sup>o</sup> 41, p. 108 (1904).

Borneo.

#### b. *Thauria aliris intermedia* Crowley.

- Thauria intermedia*, Crowley in Ann. Nat. Hist. (6), Vol. 17, p. 66 (1896).  
*Thauria aliris intermedia*, Fruhstorfer in Ins. Börse, Vol. 20, p. 396 (1903).

Burma.

#### c. *Thauria aliris pseudaliris* Butler.

- Thaumantis pseudaliris*, Butler in Journ. Linn. Soc. Lond., Zool. Vol. 13, p. 115 (1867).  
*Thaumantis pseudaliris*, Butler in Trans. Linn. Soc. Lond. (2), Zool. Vol. 1, p. 538, t. 68 f. 1 (1876).  
*Thaumantis pseudaliris*, Distant, Rhop. Malay. p. 79, t. 8 f. 3 (1882).  
*Thaumantis pseudaliris*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 307 (1883).  
*Thauria pseudaliris*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 185, t. 149 f. 1, 1a-b (1895).  
*Thauria aliris pseudaliris*, Fruhstorfer in Ins. Börse, Vol. 20, p. 396 (1903).  
*Thauria pseudaliris*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 195 (1905).  
*Thaumantis aliris*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 176 (part. : ♂) (1851).

Malayische Halbinsel, Tenasserim, Burma.

#### d. *Thauria aliris lathyi* Fruhstorfer.

- Thauria aliris lathyi*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 15, p. 177 (1902).  
*Thauria aliris lathyi*, Fruhstorfer in Ins. Börse, Vol. 20, p. 396 (1903).

Tongking.

## TRIBUS TAENARIDI

Mittlere Discocellularis des Vorderflügels verkümmert oder nur kurz entwickelt, alsdann die hintere Discocellularis stark S-förmig gebogen. Hinterflügel hinten abgerundet. Hinterrand des Vorderflügels beim ♂ fast gerade oder nahe der Wurzel gelappt. Tegumen des Copulationsapparates mit zwei spangenartigen Lateralfortsätzen unter dem Uncus.

5 Gattungen :

### 6. GENUS STICHOPHTHALMA, FELDER

**Stichophtalma.** C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 27 (spec. un. : *St. howqua*) (1862); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 271, n° 986 (1875); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 308 (1883); Wood-Mason u. Nicéville in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 55 (2), p. 353 (1886); Elwes u. Nicéville, ibidem, p. 419 (1886); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 204 (1887); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 306 (1888); Schatz (Staudinger u.), Exot. Schmett. Vol. 2, p. 184 (1889); Leech, Butt. Chin. Jap. Cor. p. 113 (1892); Kirby, Handb. Lep. Vol. 1, p. 197 (1894); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 202 (1895); Bingham in Fauna Brit. Ind. Lep. Vol. 1, p. 191 (1905).

**Stictophtalma, Stictophtalmia.** Elwes (u. Möller) in Trans. Ent. Soc. Lond. 1888, p. 333, corr. p. VIII.

**Thaumantis.** Westwood (u. Hewitson) in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. t. 55 f. 2 (spec. : *T. camadeva*) (1849), Vol. 2, p. 335 (part.) (1851); Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 1, p. 174 (sp. : *T. howqua*) (1851) u. Vol. 4, p. 170 (part. : 2. divisio) (1858); Chenu u. Lucas, Encycl. Papill. p. 166 (1853); Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 214 (part.) (spec. : *T. nourmahal, camadeva*) (1857); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 18, p. 105 (1864), Vol. 19, p. 88 (1865) (part.); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 119 (part.) (1871); Wood-Mason in Proc. Asiat. Soc. Bengal 1877, p. 163 (spec. : *T. louisa*); Marshall in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 51 (2), p. 39 (spec. ead.) (1882); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 104 (part.) (spec. : *T. camadeva, howqua*) (1886); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 204 (part.) (spec. : *T. camadeva, cambodia, howqua, louisa, nourmahal*).

**Morpho** (Thaumantis), Westwood, Cab. Orient. Ent. p. 9 (spec. *M. [T.] camadeva*) (1848).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf ziemlich klein, Augen breit eirund gewölbt, nackt. Palpen dicht und glatt beschuppt und behaart; die Behaarung leicht gescheitelt. Basalglied kurz, stark gekrümmt, ventral mit längeren, zottig abstehenden Haaren. Basalfleck hellbraun chitinisiert, klein, in ganzer Ausdehnung von feinen und spitzen Kegelgebilden reihenweise dicht besetzt, die Kegel etwas nach oben gerichtet. Mittelglied über doppelt so lang als ersteres, grösserenteils der Stirn anliegend, distal an der dorsalen Seite mit schopfartig abstehendem Haarbüschel, Endglied kürzer, flach, zapfenartig, etwas nach vorn gerichtet, den Kopf wesentlich überragend. Antennen dünn, distal kaum merklich verdickt, Endglieder verjüngt. Die Segmente scharf abgesetzt, ventral die Längsgrade und Rillen bis zur Spitze gut ausgebildet, die Härchen in den Gruben der einzelnen Segmente auf der ganzen Fläche ziemlich gleichmässig verteilt, Schaft dorsal unbeschuppt. Thorax klein, Behaarung an den Einschnitten etwas wollig, sonst glatt, an den Schulterdecken länger. Abdomen mässig gross entwickelt, etwa von halber Länge des Hinterflügels. — Vorderflügel breit, rechtwinklig dreieckig, Vorderrand gekrümmt, Apex ziemlich eckig, Distalrand leicht konvex, Hinterwinkel rechteckig, leicht abgerundet, Hinterrand gerade. Costalis etwa von zwei Dritteln der Länge des Vorderrandes; Subcostalis vierästig, SC 1 ungefähr am zweiten Drittel der vorderen Zellwand abgezweigt, lang gestreckt der C folgend und

unweit des Apex in den Vorderrand auslaufend. SC 2 entspringt kurz vor der länglichen Gabelung der beiden letzten Aeste und läuft etwa in der Mitte zwischen SC 1 und SC 3 in den Vorderrand aus, letzterer Ast mündet in den Apex, SC 4 kurz hinter diesem in den Distalrand. Zelle breit und kurz, die beiden Ecken in fast gleichem Abstände von der Flügelbasis. VDC und MDC verkümmert und ganz kurz; die Radiales entspringen dicht bei einander an der vorderen Zellecke und verlaufen leicht gekrümmt, die vordere mehr als die hintere. HDC sehr lang, wurzelwärts eingebogen und in spitzem Winkel die Mediana vor deren Biegung treffend. VM stark gekrümmt. MM und HM annähernd parallel, SM nahe der Basis stark gekrümmt, dann ziemlich gerade, parallel zum Hinterrande, nahe dem Hinterwinkel auslaufend. Hinterflügel annähernd eirund, Vorderrand abgeflacht, Apex abgerundet, Distalrand konvex, leicht gewellt, Hinterwinkel deutlich abgesetzt, Hinterrand leicht geschweift, vorn gelappt. Praecostalis einfach, leicht wurzelwärts gekrümmt. Costalis unweit des Vorderrandes, schräg aufsteigend, leicht gebogen, in den distalen Teil des Randes auslaufend. SC in kurzer Entfernung von der Flügelbasis abzweigend, gekrümmt in den Apex mündend. VDC ziemlich lang, schräg gestellt, MDC nicht besonders abgesetzt sondern in flachem Bogen in HR übergehend. HDC fehlt, die Radiales bilden eine lange, leicht gekrümmte Gabel. Zelle schmal, offen. Verlauf der übrigen Adern normal. ♂ mit einem kleinen, nach vorn gerichteten Haarbüschel dicht hinter der Mediana nahe der Flügelwurzel, der aufrichtbar ist und dann ein büstenartiges Aussehen hat.

Grosse Falter, bläulich weiss und satt-braun gefärbt oder ockergelb, zum Teil mit Uebergang der Grundfarbe in Weiss, mit schwarzbrauner Randzeichnung. Unterseite mit mehr oder weniger reichlich ausgebildeten discalen Augenflecken; sie erinnern in Gestalt und Zeichnung der Unterseite an die neotropische Gattung *Morpho* und kann *Stichophthalma* als Bindeglied zwischen den *Amathusiinae* und *Morphinae* s. str. gedacht werden.

Schema des Flügelgeäders : Taf. I, Fig. 6.

**Geographische Verbreitung der Arten** : Die Arten dieser Gattung bewohnen Nord- und Hinterindien, sowie das südliche China.

## Cohors I. CAMADEVIFORMES

*Vorderflügel mit weissem Mittelfeld.*

### 1. *Stichophthalma camadeva* Westwood.

#### a. *Stichophthalma camadeva camadeva* Westwood.

*Morpho* (*Thaumantis*) *camadeva*, Westwood, Cab. Or. Ent. p. 9, t. 4, f. 1, 2 (1848).

*Thaumantis camadeva*, Westwood (u. Hewitson), in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. t. 55, f. 2 (1849).

*Thaumantis camadeva*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 335, n° 7 (1851); Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 177 (1858).

*Stichophthalma camadeva*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceylon, Vol. 1, p. 309, f. p. 310 (1883).

*Thaumantis camadeva*, Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 204, t. 65 (1887); Vol. 2, p. 185 (1889).

*Stictophthalma* (corr. : *Stictophthalmia*) *camadeva*, Elwes u. Nicéville in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 333 (1888).

*Stichophthalma camadeva*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 203, t. 158, f. 1, 1a (1895).

*Stichophthalma camadeva*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 192 (1905).

Nord-Indien : Sikkim, Manipur.

#### b. *Stichophthalma camadeva camadevoides* Nicéville (nom. vix conserv.).

*Stichophthalma camadevoides*, Nicéville in Journ. Bomb. Soc. Nat. Hist. Vol. 12, p. 330 (1898).

*Stichophthalma camadeva* var. *nicevillei*, Röber in Ent. Nachr. Vol. 26, p. 203 (1900).

Burma : Chin Hills; Assam : Khasia Hills.

### 2. *Stichophthalma cambodia* Westwood.

*Thaumantis cambodia*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3, t. Dasyophthalma & Thaum. f. 2 (1862).

*Stichophthalma cambodia*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 207 (1895).

Cambodia.

3. **Stichophthalma louisa** Wood-Mason.a. **Stichophthalma louisa louisa** Wood-Mason.

- Thaumantis louisa*, Wood-Mason in Proc. Asiat. Soc. Bengal, p. 163 (♂) (1877).  
*Thaumantis louisa*, Wood-Mason in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 47 (2), p. 175, t. 12 (1878).  
*Thaumantis louisa*, Marshall u. Nicéville in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 51 (2), p. 39 (♀) (1882).  
*Stichophthalma louisa*, Marshall u. Nicéville in Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 311 (1883).  
*Stichophthalma howqua* var. *louisa*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 36, S. B. p. 12 (1891).  
*Stichophthalma louisa*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 204, t. 159, f. 1, 1a (1895).  
*Stichophthalma louisa*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 194 (1905).  
 Ober- Tenasserim, Burma.

b. **Stichophthalma louisa fruhstorferi** Röber.

- Stichophthalma fruhstorferi*, Röber in Soc. Ent. Vol. 17, p. 153 (1903).  
 Zentral-Tongking.

c. **Stichophthalma louisa mathilda** Janet (1) Taf. 4, Fig. 7, ♂.

- Stichophthalma mathilda*, Staudinger (u. Bang Haas), Lep. Liste, N<sup>o</sup> 39, p. 31 (1895) (nomen nud.).  
*Stichophthalma mathilda*, Janet in Bull. Soc. Ent. France, n<sup>o</sup> 15, p. 215 (1905).  
 Siam : Laos-Gabiet. Süd-Ost-Tongking.

## Cohors II. HOWQUIFORMES

*Vorderflügel ohne weisses Mittelfeld.*

4. **Stichophthalma howqua** Westwood.a. **Stichophthalma howqua howqua** Westwood.

- Thaumantis howqua*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 1, p. 174 (1851); Vol. 4, p. 178, t. 18 f. 2, 2a (1858).  
*Stichophthalma howqua*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 27 (1862).  
*Stichophthalma howqua*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 311 (1883).  
*Stichophthalma howqua*, Leech, Butt. Chin. Jap. Cor. p. 113 (1894).  
*Stichophthalma howqua*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 206 (1895).  
 Nord- und Zentral-China, Formosa.

b. **Stichophthalma howqua sparta** Nicéville (subsp. dubia) (2).

- Stichophthalma sparta*, Nicéville in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 58 (2), p. 2, t. 1 f. 4 (1894).  
*Stichophthalma sparta*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 217, t. 167 f. 2, 2a (1895).  
*Stichophthalma howqua*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 193 (part.) (1905).  
 Nord-Indien : Manipur.

c. **Stichophthalma howqua suffusa** Leech.

- Stichophthalma howqua* var. *suffusa*, Leech, Butt. Chin. Jap. Cor. p. 114, t. 1 f. 3 (1892).  
*Stichophthalma fusca*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 206 (1895).  
*Stichophthalma howqua tonkiniana*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 16, p. 97 (1901).  
 Süd- und West-China; Nord-Tongking.

5. **Stichophthalma neumogeni** Leech. — Taf. 4, Fig. 8 ♀.

- Stichophthalma neumogeni*, Leech, Butt. Chin. Jap. Cor. p. 114, t. 1 f. 5 (1892).  
*Stichophthalma neumogeni*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 206 (1895).  
 West-China : Omei-Shan, Tien-Tsuen.

(1) Die Beschreibung dieser schon seit einigen Jahren unter gleicher Bezeichnung als « Art » im Verkehr befindlichen Form erfolgte während der Correctur dieser Arbeit an oben citierter Stelle und wurde dadurch die hier beabsichtigte Publizierung des Catalognamens überholt.

(2) Diese als Unterart registrierte Form scheint nur eine individuelle Aberration der nächstfolgenden zu sein. Es ist jedoch immerhin nicht ausgeschlossen, dass sich die Art in Nord-Indien zu einer solchen beständigen Zwischenstufe ausgebildet hat.

6. *Stichophthalma nourmahal* Westwood.

*Stichophthalma nourmahal*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 192 (1905).

a. *Stichophthalma nourmahal nourmahal* Westwood.

*Thaumantis nourmahal*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 337 (1851).

*Thaumantis nourmahal*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 178, t. 18 f. 1, 1a (♀) (1858).

*Stichophthalma nourmahal*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 312 (1883).

*Stichophthalma nourmahal*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 205, t. 160 f. 1, 1a, 1b (♂ ♀) (1895).

Sikkim.

b. *Stichophthalma nourmahal nurinissa* Nicéville.

*Stichophthalma nurinissa*, Nicéville in Journ. Bombay Soc. Nat. Hist. Vol. 5, p. 131, t. C. (1890).

*Stichophthalma nurinissa*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 206, t. 161 f. 1, 1a, b (♂ ♀) (1895).

*Stichophthalma nourmahal* « race » *nurinissa*, Bingham in Faun. Brit. Ind. But. Vol. 1, p. 192, 193 (1905).

Bhutan.

## 7. GENUS ÆMONA, HEWITSON

**Æmona.** Hewitson, Exot. Butt. Vol. 4, t. Zeuxidia & Æmona (1868); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 119; Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 103, n° 24 (1875); Wood-Mason in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 49 (2), p. 175 (1880); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 302 (1883); Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887), Vol. 2, p. 187 (1889); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 212 (1895); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 196 (1905).

**Clerome.** Hewitson in Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, p. 566 (spec. : *C. amathusia*) (1867).

**Allgemeine Charaktere.**—Kopf klein. Augen eirund gewölbt, nackt, Stirn kurz behaart. Palpen klein, dicht beschuppt und behaart, Basalglied kurz, stark gekrümmt, ventral mit etwas längeren Haaren bewachsen; Basalfleck klein, hellgelb chitinisiert. Mittelglied etwa von dreifacher Länge des ersteren, dorsal ohne oder nur mit schwach angedeutetem Haarschopf. Endglied kurz, spitz eiförmig, flach, den Kopf nicht überragend. Antennen dünn, etwas unter halber Flügellänge, distal ganz schwach spindelförmig verdickt, der Schaft dorsal auf etwa drei Viertel der Länge dünn beschuppt, Ventral-Rillen und Grade gut ausgeprägt, die Härchen in den Gruben spärlich und ziemlich gleichmässig verteilt. Thorax und Abdomen in verhältnismässig normaler Entwicklung, an den Einschnitten etwas wollig, sonst kurz und glatt behaart. Vorderflügel rechtwinklig dreieckig, Vorderrand gekrümmt, Apex spitz, meist etwas vortretend, Distalrand dementsprechend leicht konkav oder aber ganz flach konvex. Hinterwinkel abgerundet rechtwinklig, Hinterrand gerade. Costalis lang, im dritten Viertel der Länge des Vorderrandes auslaufend. Subcostalis fünfästig, S C 1 in einiger Entfernung proximal vom Zellende abgezweigt, schräg in die Costalis einlaufend und mit dieser auf eine längere Strecke verwachsen (1). S C 4 und 5 bilden eine kurze Gabel, letzterer in den Distalrand, ersterer in den Apex auslaufend. Kurz vor der Gabelung, unter sich in naher Entfernung, sind S C 2 und 3 abgezweigt und laufen in gleich schräger Richtung in den Vorderrand. Zelle kurz und breit, unter halber Flügellänge, die beiden Ecken in annähernd gleicher Entfernung von der Flügelbasis. V D C sehr kurz, M D C nur wenig länger, rechtwinklig nach hinten gestellt. H D C viel länger als jene, leicht wurzelwärts eingebogen, die Mediana in spitzem Winkel treffend. V R und H R in annähernd gleicher Krümmung verlaufend, nahe bei einander entspringend. V M scharf gekrümmt, M M und H M ziemlich gestreckt und parallel, die Entfernung des mittleren Astes zum vorderen und hinteren am Ursprung ziemlich gleich. S M anfangs

(1) Nach Schatz (l. c. 1889) verläuft S C 1 rei in den Vorderrand. Sollte dies nicht ein Irrtum sein, so ist hier, wie in analogen Fällen der Verwachsung der Costal-Adern, der Verlauf der Subcostalis schwankend. Schatz bildet das Geäder von *Aem. lena* (falso *leva*) ab, uns liegen zur Untersuchung 6 ♂, 1 ♀ *Aem. amathusia oberthüri*, 1 ♂ ♀ *Aem. lena* vor. Bei sämtlichen 9 Exemplaren zeigt sich C und S C 1 verwachsen.

Ferner zeichnet sich nach Schatz die Gattung durch das Fehlen jedweden « Duftapparates » aus. Auch dies kann nicht bestätigt werden, da die ♂ beider Arten im Analfelde des Hinterflügels einen kaum zu übersehenden Haarbüschel tragen, der aus einer Aderfalte hervorragt. Beide gegen die Angaben von Schatz abweichenden Charaktere werden auch in der Gattungsdiagnose von Moore (l. c. 1895) erwähnt.

etwas gekrümmt, dann gestreckt, dem Hinterrande folgend und nahe dem Analwinkel mündend. Hinterflügel etwa elliptisch. Vorderrand abgeflacht, Apex leicht gewinkelt, Distalrand vorn gerade, an V M ganz schwach geeckt, dann abgerundet, Analwinkel wenig markiert, Hinterrand ziemlich gerade, vorn etwas gelappt. Praecostalis einfach, leicht wurzelwärts gekrümmt, Costalis scharf gekrümmt, schräg in den Vorderrand einlaufend. Subcostalis anfangs gerade, von der Abzweigung der V D C an nach vorn aufsteigend und gekrümmt in den Apex auslaufend. V D C ziemlich lang, schräg distalwärts gestellt, M D C und H D C fehlen, beziehungsweise erstere in flacher Krümmung in H R übergehend. Die Radiales bilden eine lange, etwas gekrümmte Gabel. Die Medianäste normal, S M bildet beim ♂ im Analfelde eine scharfe Ausbiegung, in welcher eine flache Falte mit einem länglichen Dufthaar-Büschel liegt.

Falter mittlerer Grösse, unscheinbar braun mit verwaschener dunkler Rand-Zeichnung oder mit weislichen und grauen Längsstreifen und Flächen, über deren Lebensweise und Entwicklung nichts Näheres bekannt ist. Sie gelten als selten.

Schema des Flügelgäders : **Taf. 2, Fig. 7.**

**Geographische Verbreitung der Arten.** — Die wenigen Vertreter dieser eigentümlichen Gattung leben in Nord-Indien, südlich bis Ober-Tenasserim absteigend, nördlich bis in Zentral-China vordringend, woselbst Ihr Vorkommen etwa unter dem 30. Breitengrad mit Sicherheit bekannt ist.

## VERZEICHNIS DER ARTEN UND FORMEN

### 1. *Aemona amathusia* Hewitson.

#### a. *Aemona amathusia amathusia* Hewitson.

*Clerome amathusia*, Hewitson in Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 4, p. 566 (1867).

*Aemona amathusia*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 4, t. Zeuxidia & Amathusia, f. 3, 4 (♀) (1868).

*Aemona amathusia*, Wood-Mason in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 49 (2), p. 176, t. 6 f. 2, 2a (non 3, 4) (♂) (1880).

*Aemona amathusia*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 303, Titelbild f. 2, 2a (♂) (1883).

*Aemona amathusia*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).

*Aemona amathusia*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 212, t. 164 f. 1, 1a-e (♂, ♀) (1895).

*Aemona amathusia*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 196 (part.) (1905).

Nord-Indien : Sikkim, Burma (Khasia-, Naga-, Garrow-Gebirge).

#### b. *Aemona amathusia oberthüri* Stichel, nov. subsp. (1). — **Taf. 4, Fig. 9, ♀.**

Zentral-China : Siao-Lu (Ta-Tsien-Lu).

### 2. *Aemona pealii* Wood-Mason.

*Aemona pealii*, Wood-Mason in Proc. Asiat. Soc. Bengal, p. 123 (1880).

*Aemona pealii*, Wood-Mason in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 49 (2) p. 177, t. 6 f. 3, 3a (non 5, 6) (1880).

*Aemona pealii, amathusia* forma pluv.?, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 303, Titelbild f. 3, 3a (1880).

(1) *Aemona amathusia oberthüri*. — Subspecies supra omnino conformiter dilute fumata, alarum anticarum apice, margine externa, striga obliqua postdiscali fuscis; posticis strigis duabus obliquis translucens, serie arcuum submarginalium fuscorum. Subtus ut supra sed pallidior, posticarum strigis obliquis binis distinctioribus, interdum serie communi submarginali ocellorum parvorum.

Unterscheidet sich von der typischen Form durch eine gleichmässig fahlrauchbraune Grundfarbe und schärfere Zeichnung. Apex und ein nach hinten an Breite und Intensität abnehmender Distalrandstreif, der Saum selbst bleibt schmal hellbraun) des Vorderflügels schwärzlich. Die den schwärzlichen Anflug schneidenden Adern bleiben mehr oder weniger hell bestäubt, die Conturen des Saumstreifens proximal unscharf und verwischt, in der Mitte der Aderzwischenräume etwas weiter vortretend. Vom Vorderrand, nahe dem Apex ausgehend, zieht sich eine deutlich aufgetragene schwärzliche, leicht wellige dicke Linie in schräger Richtung gegen den Hinterrand, gegen das Ende schwächer werdend. Auf dem vorderen Teil der hinteren Discocellularis ein bräunlicher flacher Bogenstrich. Hinterflügel mit einer submarginalen Reihe von scharf aufgetragenen schwärzlichen Bogen, die distal von diesen liegende Flügelfläche ein Ton dunkler, Saum ganz schmal hellbraun, die 3 Medianäste auffällig beiderseits schmal weisslich-ockerfarben angelegt. Unterseits heller, der Schrägstreif des Vorderflügels schärfer begrenzt und deutlich bis zum Hinterrand, leicht konkav gekrümmt, die proximal angrenzende Fläche etwas dunkler schattiert. Mitten durch die Zelle zieht sich eine zweite, schwächere, gekrümmte Querlinie. Die leicht nach oben durchscheinenden beiden schrägen braunen Querlinien des Hinterflügels schliessen eine etwas dunkler abgetönte Medianfläche ein. Diese Linien laufen ziemlich gerade, divergieren jedoch etwas und zwar so, dass sie hinten weiter voneinander liegen als vorn. Beide wenden sich am Ende etwas analwärts. Nahe dem Saum beider Flügel eine feine braune Linie. Zwischen dieser und dem Medianfelde eine gebogene Reihe von kleinen Ring- oder Augenflecken. Stets deutlich ausgebildet sind dieselben auf Vorder- und Hinterflügel zwischen dem mittleren und hinteren Medianast als silberweisser Kern, fein schwarz unzogen und schmal gelb gerandet. Die übrigen Flecken des Hinterflügels sind mehr oder weniger rückgebildet, manchmal nur als Ringe oder Punkte vorhanden und fehlen auf dem Vorderflügel mitunter ganz.

- Aemona pealii*, Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).  
*Aemona pealii*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 214, t. 165 f. 1, 1a (♂) (1895).  
*Aemona amathusia* forma pluv., Doherty in Journ. Asiat. Soc. Beng. Vol. 58, p. 124 (1889) (1).  
*Aemona amathusia* var. *pealii*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 196, 197 (1905).

Assam.

### 3. *Aemona lena* Atkinson. — Taf. 4, Fig. 10, ♀.

- Aemona lena*, Atkinson in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 215, t. 12 f. 1 (1871).  
*Aemona lena*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 302 (1883).  
*Aemona lena*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203, t. 65 (als *A. leva*) (1887).  
*Aemona lena*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 215, t. 165 f. 2, 2a (♂) (1895).  
*Aemona lena*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, S. B. p. (18) (♀) (1903).  
*Aemona leva*, Kirby, Cat. diurn. Lep. Suppl. p. 714 (1877).

Yunan, Ober-Tenasserim, Burma.

## 8. GENUS FAUNIS, HÜBNER

- Faunis.** Hübner (non *Faunus* Montf., Mollusc 1810), Verz. Schmett. p. 55 (part.) (spec. : *F. eumea* = *eumeus*) (1816); idem, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 295 f. 3, 4 (spec. : *F. canens*) (1822-26).
- Satyrus.** Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 460 (11) (part.) (spec. : *S. gripus* = *eumeus*, *S. arcesilaus*) (1819).
- Thaumantis.** Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 115 (part.) (spec. : *T. arcesilaus*, *eumeus*) (1844); Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, t. 54 f. 5 (1849), p. 234, 335 (part.) (spec. : *T. faunula*, *T. phaon*) (1851).
- Drusilla.** Erichson in Nova Acta Acad. Leop. Vol. 16, Suppl. p. 401 (spec. : *D. phaon*) (1834).
- Clerome.** Westwood (Boisduval M. S.) in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 333 (1851); Chenu u. Lucas in Encycl. Papill. p. 164 (1853); Ménétriés, Cat. Acad. Imp. St.-Pétersb. Lép. Vol. 1, p. 37 (1855); Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. p. 213 (1857); Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 182 (1858); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 18, p. 105 (1864), Vol. 19, p. 89 (1865); Butler, Cat. Lep. Fab. p. 44 (1869); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 118 (1871); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 143, n° 268 (1875); Distant, Rhop. Malay. p. 80, 428 (1882, 1886); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 312 (1883); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 104 (1886), p. 310 (1888); Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 202 (1887), Vol. 2, p. 188 (1889); Semper, Schmett. Philipp. p. 68 (1887); Elwes in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 331 (1888); Hagen in Tijdschr. Nederl. Aardr. Gen. (2), Vol. 7, p. 201 (1890); Kirby Handb. Lep. Vol. 1, p. 197 (1894); Leech, Butt. Chin. Jap. Cor. p. 112 (1894); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 206 (1895); Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 255 (1896); Reuter in Acta Soc. Sc. Fenn. Vol. 22, p. 110 (1896); Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 49 (1899); Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 47 (1901); Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 109 (1904); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 184 (1905).
- Discophora.** Ménétriés, Cat. Acad. Imp. St.-Pétersb. Lép. Vol. 1, p. 37 (part.) (spec. : *D. arcesilaus*) (1855).
- Melanocyma** (Subgen.). Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 186 (spec. : *M. faunula*)

(1) Der Ansicht von Doherty (auch Marshall u. Nicéville sprachen dieselbe Vermutung aus), dass *A. pealii* eine Zeitform von *A. amathusia* ist, vermag ich mich nicht anzuschließen. Gezetzt auch, dass die rundlichere Flügelform und die intensiver entwickelten Ozellen (dieses Unterscheidungsmerkmal erscheint überdies sehr subjectiv), im allgemeinen dem Charakter einer « seasonal form » entsprechen, so sind in der Zeichnung selbst so auffällige Unterschiede, dass ich vorziehe, die Form vorerst als gute Art zu betrachten. Die Anlage der Bogenzeichnung des Hinterflügels ist nach der Abbildung flacher, auf der Unterseite ist die distal laufende Querlinie an der hinteren Radialis stumpfwinklig gebrochen, bei *amathusia* gerade, und die Querlinie des Vorderflügels liegt vorn etwas weiter vom Apex entfernt. Es sind dies Unterschiede, welche eine Gegenansicht zu begründen vermögen.

(1858); **M.** (Genus), Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 215 (1875); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 315, Fussnote (1883); Elwes in Proc. Soc. Lond. p. 272 (1891); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 210 (1895); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 182 (1905).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf breit, von normaler Grösse, Augen eiförmig gewölbt, nackt. Stirn und Scheitel kurz behaart. Palpen dicht und glatt beschuppt und behaart. Basalglied kurz, stark gekrümmt, ventral mit etwas längeren, zottig abstehenden Haaren, Basalfleck an der Innenseite klein, hellbraun chitinisiert, quer oval, der Wurzel des Gliedes breit anliegend, dicht und gleichmässig mit feinen Kegelgebilden besetzt, an den Rändern, namentlich unten, mit breiten dunkleren Schuppen bekleidet. Mittelglied viel länger, etwas verbreitert, aufwärts gebogen, dorsal mit etwas abstehenden Haaren, ohne eigentliche Schopfbildung. Endglied wiederum sehr kurz, spitz, glatt, etwas nach vorn gerichtet, den Kopf kaum überragend. Antennen dünn, distal kaum merklich verdickt, Endglieder zugespitzt. Schaft dorsal nackt bis auf die Basalglieder, auf denen einzelne schmale Schuppen stehen; bei einigen Arten (*F. eumeus*, *F. faunula*) ist diese Schuppenbildung etwas reichlicher und auch auf den folgenden Segmenten, mitunter bis gegen das Ende, finden sich zerstreute Schuppen. Zwei Ventral-Rillen in guter Ausbildung, von Längsgraden getrennt und begrenzt, in den Vertiefungen in gleichmässiger Verteilung feine Härchen und einzelne Borsten. Vorderflügel fast rechtwinklig dreieckig, Vorder- und Distalrand ziemlich stark konvex gekrümmt, Apex rechtwinklig, leicht abgerundet, Hinterwinkel stumpf, flach abgerundet. Hinterrand beim ♂ an der Basis etwas gelappt, beim ♀ schwach gebogen. Subcostalis fünfästig, alle Aeste frei, S C 1 nahe an der vorderen Zellecke, S C 2 und 3 weit jenseits derselben abgezweigt, alle drei Aeste kurz nach einander in den Vorderrand auslaufend. S C 4 und 5 bilden eine kurze Gabel, ersterer in den Apex, letzterer kurz hinter jenem in den Distalrand einmündend. Zelle schmal und lang. V D C sehr kurz, M D C nur wenig länger, H D C dagegen viel länger, S-förmig gekrümmt und hinten weit gegen den Distalrand vorspringend, wodurch die hintere Zellecke wesentlich weiter vorgeschoben ist als die vordere. Die Radiales ziemlich gleichmässig flach gekrümmt, fast parallel, gegen die Mündung nur wenig divergierend. V M proximal stark gekrümmt, dann leicht geschweift, der hinteren Radialis etwas genähert. M M und H M fast gerade, parallel, S M mehr oder weniger gebogen, dem Hinterrande folgend. Hinterflügel fast eiförmig. Vorderrand flach, Apex und Hinterwinkel völlig abgerundet, Distalrand leicht konvex, etwas gewellt. Costalis proximal nach vorn, dann in flacher Krümmung gegen das distale Viertel des Vorderrandes gerichtet. Praecostalis einfach, etwas wurzelwärts gekrümmt; S C anfangs gestreckt, bei Abzweigung der V D C flach winklig geknickt, sodann in scharfer Krümmung in den Apex auslaufend. V D C kurz, schräg gestellt, M D C und H D C fehlend, erstere in kurzem Bogen in die hintere Radialis übergehend. Zelle schmal, offen, die Medianäste und Submediana in normalem Verlauf, H A ziemlich lang, bei Sectio 2 beinahe bis zum Hinterwinkel reichend. ♂ der Arten der Sectio *Agroeci* mit einem nach vorn gerichteten Haarbüschel hinter der Mediana, dicht an der Wurzel, und einem zweiten, dünnen, meist sehr verborgenen und leicht vergänglichen Pinsel vorn an der Submediana, der sich, wenn aufgerichtet, in der Regel über den hinteren, stark behaarten Teil des Thorax legt, einigen Arten (Nr 7-9) aber fehlt. Die zur Sectio *Thaumaturgi* zählenden Formen haben, ausser dem Haarbüschel an der Wurzel der Mediana, im Hinterwinkel zwischen I A und S M einen langen Streifen feiner Haare, der im Hinterwinkel auf einem dunklen Duftsuppenfleck endet.

Diese Gattung besteht aus Faltern mittlerer Grösse von unscheinbarer, meist einfarbig bräunlicher oder weisslicher Oberseite, mitunter mit Binden von weisser oder rötlicher Farbe auf dem Vorderflügel und Augen oder Fleckenbildung oder, in einem Falle, mit zickzackförmigen Querstreifen auf der Unterseite.

Schema des Flügelgäders : **Taf. 2, Fig. 8.**



**Geographische Verbreitung der Arten.** — Das Fluggebiet der Arten erstreckt sich von Nord- und Hinterindien und dem südlichen China bis zu den Philippinen und den Sunda-Inseln.

## Sectio I. AGROECI

Hinterflügel beim ♂ mit nur einem nach vorn gerichteten Haarbüschel an der Subcostalis. Meist eintönig braun oder bräunlich gefärbte Arten.

### Cohors I. PHAONIFORMES

*Hinterflügel unten mit wenigstens zwei vollkommen ausgebildeten Augenflecken.*

A. *Unterseite des Vorderflügels mit einer steil oder nur schwach gekrümmt von vorn nach hinten laufenden Querlinie.*

#### 1. **Faunis phaon** Erichson.

##### a. **Faunis phaon phaon** Erichson.

*Drusilla phaon*, Erichson in Nova Acta Acad. Leop. Vol. 16, Suppl. p. 401 (277), t. 40 (50), f. 1, 2a (1a) (♀) (1834).

*Thaumantis phaon*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 337 (1851).

*Clerome phaon*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 185, n° 3 (1858).

*Clerome phaon*, Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 68 (1887).

*Clerome phaon*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 202 (1887).

*Clerome phaon*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 49 (1899).

? *Clerome phaon*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 109 (1904).

##### α. Forma **microps** Staudinger.

*Clerome phaon var. microps*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).

*Clerome phaon ab. aest. microps*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 49 (1899).

Philippinen : Babuyan, Luzon. Guimaras. Borneo (?).

##### b. **Faunis phaon luridus** Felder.

*Clerome lurida*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 460, n° 774 (1866).

*Clerome lurida*, Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 69, t. 8, f. 19, 20 (1887).

*Clerome lurida*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).

*Clerome phaon lurida*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 49 (1899).

Mindoro.

#### 2. **Faunis leucis** Felder.

*Clerome leucis*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 5, p. 304 (1861).

*Clerome leucis*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 460, t. 62, f. 5, 6 (1866).

*Clerome leucis*, Semper, Schmett. Philipp. p. 69 (1887).

*Clerome phaon leucis*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 49 (1899).

*Clerome leucis*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1905).

Mindanao, Bazilan.

#### 3. **Faunis gracilis** Butler.

*Clerome gracilis*, Butler in Ann. Nat. Hist. (3), Vol. 20, p. 401, t. 8, f. 7 (1867).

*Clerome gracilis*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 341 (1873).

*Clerome gracilis*, Distant, Rhop. Malay. p. 81, t. 8, f. 1 (1882).

*Clerome gracilis*, Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 64 (2), p. 397 (1896).

*Clerome phaon gracilis*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 49 (1899).

*Clerome gracilis*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 110 (1904).

*Clerome gracilis*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1905).

Malayische Halbinsel, Sumatra, Borneo.

B. *Unterseite des Vorderflügels mit einer stark konvex gekrümmten Mittellinie und meist mit einer schräg vom Vorder- nach dem Distalrande gerichteten, mehr oder weniger vollständigen weissen oder weisslichen Querbinde.*

#### 4. **Faunis menado** Hewitson.

##### a. **Faunis menado menado** Hewitson. — Taf. 5, Fig. 11, ♀.

*Clerome menado*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3, t. Clerome 1, f. 4, 5 (1863).

*Clerome menado*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 35, p. 38 (part.) (1874).

*Clerome menado*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 202 (part.) (1887).  
*Clerome menado*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 50 (1899).

Nord-u. Zentral-Celebes.

**b. Faunis menado pleonasma** Röber.

*Clerome pleonasma*, Röber in Ent. Nachr. Vol. 22, p. 171 (1896).  
*Clerome menado pleonasma*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 50 (1899).

Ost-Celebes (Tombugu).

**c. Faunis menado intermedius** Röber.

*Clerome intermedia*, Röber in Ent. Nachr. Vol. 22, p. 172 (1896).  
*Clerome menado intermedia*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 50 (1899).  
*Clerome menado var.*, Hopffer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 35, p. 38 (1874).

Bangkai, Togian-Inseln.

**d. Faunis menado chitone** Hewitson.

*Clerome chitone*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3, t. Clerome, f. 2, 3 (1863).  
*Clerome chitone*, Snellen in Tijdschr. v. Ent. Vol. 21, p. 11 (1877).  
*Clerome chitone*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 202 t. 65 (1887).  
*Clerome menado chitone*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 50 (1899).

**α. Forma fruhstorferi** Röber.

*Clerome fruhstorferi*, Röber in Ent. Nachr. Vol. 22, p. 172 (1896).  
*Clerome menado fruhstorferi*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 50 (1899).

Süd-Celebes.

**e. Faunis menado sulanus** Fruhstorfer.

*Clerome menado sulana*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 49 (1899).  
*Clerome sulana*, Nicéville in Journ. Bombay Soc. Nat. Hist. Vol. 13, p. 165, t. D D. f. 9 (1900).

Sula-Mangoli.

C. Unterseite des Vorderflügels mit einer von vorn schräg nach dem Distalrande laufenden weisslichen oder weissen Querbinde.

**5. Faunis sappho** Semper.

**a. Faunis sappho sappho** Semper.

*Clerome sappho*, Semper in Verh. Nat. Ver. Hamburg Vol. 3, p. 108 (1878).  
*Clerome sappho*, Semper, Schmett. Philipp. p. 69, t. 8, f. 15, 16 (1887).  
*Clerome phaon* (?) *sappho*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1905).

Bohol, Mindanao.

**b. Faunis sappho kleis** Semper.

*Clerome kleis*, Semper in Verh. Nat. Ver. Hamburg Vol. 3, p. 109, (*sappho* var. ?) (1878).  
*Clerome kleis*, Semper, Schmett. Philipp. p. 70, t. 8, f. 17, 18 (1887).  
*Clerome phaon* (?) *kleis*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1905).

Camotes, Samar, Panaon, Siargao.

**6. Faunis stomphax** Westwood.

**a. Faunis stomphax stomphax** Westwood.

*Clerome stomphax*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2) Vol. 4, p. 186, t. 21, f. 3, 4 (1858).  
*Clerome stomphax*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 341 (1873).  
*Clerome stomphax*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).  
*Clerome stomphax*, Snellen in Tijdschr. v. Ent. Vol. 33, p. 291 (1889).  
*Clerome stomphax*, Pagenstecher in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 23, p. 406, (1897).  
*Clerome stomphax*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 110 (1904).  
*Clerome stomphax*, nov. subsp., Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1905).

Borneo, Biliton, Sumatra.

**α. Forma besa** Hewitson.

*Clerome besa*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3, t. Clerome 1, f. 1 (1863).  
*Clerome besa*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 203 (1887).  
*Clerome stomphax ab. besa*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 50 (1899).  
*Clerome besa*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 110 (1904).

Nord-Borneo.

**b. Faunis stomphax plateni** Staudinger.

- Clerome plateni*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 44 (1889).  
*Clerome plateni*, Semper, Schmett. Philipp. p. 331 (1892).  
*Clerome stomphax plateni*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 50 (1899).  
 Palawan.

**Cohors 2. ARCESILAIFORMES**

*Unterseite des Hinterflügels nur mit einer gebogenen Reihe von weissen oder gelblichen runden Flecken oder Punkten.*

**7. Faunis arcesilaus** Fabricius.**a. Faunis arcesilaus arcesilaus** Fabricius.

- Papilio arcesilaus*, Fabricius, Mant. Ins. Vol. 2, p. 28, n° 205 (1787).  
*Papilio arcesilaus*, Donovan, Ins. Ind. t. 30, f. 2 (1800-03).  
*Satyryus arcesilaus*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 497 (1819).  
*Thaumantis arcesilaus*, Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 15 (1844).  
*Clerome arcesilaus*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. t. 54\*, t. 5 (1849); Vol. 2, p. 334 (1851).  
*Clerome arcesilaus*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 313 (1883).  
*Clerome arcesilaus*, Distant, Rhop. Malay., p. 428, t. 40 f. 5 (1886).  
*Clerome arcesilaus*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 207 (part.), t. 162, f. 1, 1a-c. (1895).  
*Clerome arcesilaus*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 51 (part.) (1899).  
*Clerome arcesilaus*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 183 (1905).  
 Nord-Indien, Hinter-Indien, Malayische Halbinsel, Sumatra, Bangka.

**b. Faunis arcesilaus canens** Hübner.

- Faunis canens*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 295 f. 3, 4 (1822-26) (1).  
*Morpho leonteus*, Zinken-Sommer in Nova Acta Acad. Leop. Vol. 15, p. 170, t. 16 f. 14, 15 (1831).  
*Discophora arcesilaus*, Ménétriés, Cat. Acad. Imp. St.-Petersb. Léop. Vol. 1, p. 37 (1855).  
*Clerome arcesilaus*, Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. p. 213 (1857).  
*Clerome arcesilaus*, Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 47 (1901).  
*Clerome arcesilaus canens*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1905).  
 Java, Bali.

**c. Faunis arcesilaus borneensis** Fruhstorfer.

- Clerome arcesilaus borneensis*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1905).  
*Clerome arcesilaus*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 341 (1873).  
*Clerome arcesilaus*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 110 (1904).  
 Borneo.

**d. Faunis arcesilaus niasanus** Fruhstorfer.

- Clerome arcesilaus niasana*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 50 (1899).  
*Clerome arcesilaus*, Kheil, Rhop. Nias, p. 20 (1884).  
 Nias

**e. Faunis arcesilaus pallidior** Hagen.

- Clerome arcesilaus var. pallidior*, Hagen in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 20, p. 331, n. 23 (1902).  
*Clerome arcesilaus var. pallidior*, Hagen in A. Maas, Bei liebenswürdigen Wilden, Anhang, p. 208 (1902).  
 Mentawaj-Inseln.

**8. Faunis kirata** Nicéville (spec. bona ?).

- Clerome kirata*, Nicéville in Journ. Bombay Soc. Nat. Hist. Vol. 6, p. 344, t. F f. 3 (1891).  
*Clerome kirata*, Swinhoe in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 276 (1893).  
*Clerome kirata*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 255 (1896).  
*Clerome kirata*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 110 (1904).  
*Clerome kirata*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1905).  
 Sumatra, Malayische Halbinsel, Borneo.

**9. Faunis eumeus** Drury.**a. Faunis eumeus eumeus** Drury.

- Papilio eumeus*, Drury, Ill. Nat. Hist. Vol. 1, p. 4, t. 2 f. 3 (1773).  
*Papilio eumea*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, p. 132, t. 183 f. C, D (1779).

(1) Für *Faunis canens* Hübner fehlt die Vaterlandsangabe. Das Bild passt wenig auf die typische Unterart, besser auf die Java-Form, welche ich durch hell ockerbraune Oberseite und verdunkelte Unterseite der Flügel, hier mit breiter, verloschener, discaler Querbinde auszeichnet. Der Name mag deswegen, dem Vorschlage Fruhstorfers (l. c. 1905) entsprechend, auf die Java-Rasse Anwendung finden.

- Faunis eumea*, Hübner, Verz. Schmett. p. 55, n° 527 (1816).  
*Thaumantis eumeus*, Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 115 (1844).  
*Clerome eumeus*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 183 (1858).  
*Clerome eumeus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 202 (1887).  
*Clerome eumeus*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 209 (1895).  
*Clerome eumeus*, Kershaw in Proc. Ent. Soc. Lond. p. LVI (Biol.) (1903).  
*Clerome eumeus*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 183 (part.) (1905).  
*Papilio gripus*, Fabricius, Syst. Ent. App. p. 829, n° 178-9 (1775).  
*Papilio gripus*, Fabricius, Mant. Ins. Vol. 2, p. 28, n° 294 (1787).  
*Papilio gripus*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 6, p. 77, t. 135 f. 3, 4 (1793).  
*Satyrus gripus*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 497 (1819).  
*Papilio decempunctatus*, Goeze, Ent. Beitr. Vol. 3 (1), p. 212, n° 32 (1779).  
 Süd-China : Hongkong, Hainan, Borneo (?) (Moore).

b. **Faunis eumeus incertus** Staudinger (subsp. dubia) (1).

- Clerome eumeus* var. *incerta*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 302 (1887).  
*Clerome eumeus incerta*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 51 (1899).  
 ?*Clerome assama*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 7, p. 13 (1893).  
 Tongking, Ober-Burma, Shan-Staaten.

z. Forma **moiarum** Fruhstorfer.

- Clerome eumeus* forma *moiarum*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 34 (1904).  
*Clerome eumeus moiarum*, Fruhstorfer, ibidem, p. 35 (1904).  
 Annam.

10. **Faunis assamus** Westwood.

- Clerome assama*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 184 (1858).  
*Clerome assama*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceylon, Vol. 1, p. 314, n° 296, fig. (1883).  
*Clerome eumeus* var. *assama*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 202 (1887).  
*Clerome assama*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 208, t. 163, f. 1, 1a-c (1895).  
*Clerome eumeus assama*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 51 (1899) (2).  
*Clerome assama*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 184 (1905).  
 Assam, Sikkim.

11. **Faunis aerope** Leech.

a. **Faunis aerope aerope** Leech.

- Clerome aerope*, Leech in The Entomologist Vol. 23, p. 31 (1890).  
*Clerome aerope*, Leech, Butt. Chin. Jap. Cor. p. 112, t. 1, f. 4 (1894).  
*Clerome aerope*, Fruhstorfer in Berl. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 51 (1899).  
*Clerome eumeus*, Bingham in Faun. Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 183 (1905).  
 Zentral- und West-China.

b. **Faunis aerope excelsus** Fruhstorfer. — Taf. 5, Fig. 12, ♀.

- Clerome aerope excelsa*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 16, p. 97 (1901).  
 Nord-Tongking.

## Sectio II. THAUMATURGI

Hinterflügel beim ♂ mit einem nach vorn gerichteten Haarbüschel an der Subcostalis und einem zweiten Haarbüschel nahe dem Hinterwinkel. Unterseite mit grellen dunklen Zickzackstreifen.

12. **Faunis faunula** Westwood.

a. **Faunis faunula faunula** Westwood.

- Thaumantis faunula*, Westwood (u. Hewitson) in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. Diurn. Lep. t. 54, f. 1 (1849).  
*Clerome faunula*, Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 234 (1851).

1) Staudingers mutmassliche Vaterlandsangabe « Philippinen » scheint nicht zutreffend zu sein. H. Fruhstorfer sammelte in Tongking (Than-Moi, Juni-Juli) eine *Eumeus*-Form, welche auf die Beschreibung der var. *incerta* sehr gut passt, und mag der für die Staudingersche Form fraglicher Herkunft eingeführte Name für jene Tongking-Rasse Anwendung finden.

2) *F. assamus* als Unterart von *eumeus* zu behandeln, kann ich mich wegen der gänzlich verschiedenen Zeichnungsanlagen der Unterseite nicht entschliessen.

*Clerome* (*Melanocyma*) *faunula*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 186, t. 21, f. 2 (1858).

*Clerome faunula*, Distant, Rhop. Malay. p. 81, t. 8, f. 2 (1882).

*Melanocyma faunula*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 315 (1883).

*Melanocyma faunula*, Elwes in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 272 (1891).

Malayische Halbinsel, Siam, Cambodia.

b. **Faunis faunula faunuloides**, Nicéville (subsp. ? aut forma ♀).

*Melanocyma faunuloides*, Nicéville in Journ. Bombay Soc. Nat. Hist. Vol. 9, p. 259, t. N f. 2 (♀) (1895).

*Melanocyma faunuloides*, Moore in Lep. ind. Vol. 2, p. 210, t. 167 f. 1, 1a (♀) (1895).

*Melanocyma faunuloides*, Bingham in Faun. Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 184 (1905).

Ober-Burma, North Chin Hills.

## 9. GENUS TÆNARIS, HÜBNER

**Tænaris**. Hübner, Verz. Schmett. p. 52 (Tænares), Index p. 7 (Tenaris, p. 53, mendum typograph.) (1816); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 159, n<sup>o</sup> 357 (1875); Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 57, 119 (1905).

**Tenaris**. Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 117; Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (= Drusilla) (1877); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 130, 310 (1886, 1888); Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 191 (1887), Vol. 2, p. 187 (1889); Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 240 (1889); Semper, Schmett. Philipp. p. 331 (1892); Kirby, Handb. Lep. Vol. 1, p. 198 (1894); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 212 (1895); Reuter in Acta Soc. Sc. Fenn. Vol. 22, p. 110 (1896); Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 79 (1897); Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 108 (1898); Pagenstecher in Zoologica, Vol. 27, p. 93 (1899); Kirby in Hübner u. Geyer, Neue Ausg. p. 46 (1901); Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n<sup>o</sup> 41 p. 110 (1904).

**Oreas**. Hübner, Exot. Schmett. Vol. t. 84 (spec. : *O. dubia jaira*) (1806-16); Oken, Lehrb. Naturg. Vol. 1, p. 740 (1815).

**Drusilla**. Swainson, Zool. Ill. Vol. 1, t. 11 (spec. : *D. urania, horsfieldii*) (1820); Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. App. p. 29 (spec. : *D. horsfieldii*) (1848); Westwood in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 334 (1851); White in Voy. Rattlesnake App. p. 390 (spec. : *D. mylaecha*) (1852); Chenu u. Lucas, Encycl. Papill. p. 165 (1853); Ménétriés, Cat. Acad. Imp. St.-Petersb. Léop. Vol. 1, p. 37 (1855); Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 214 (1857); Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 180 (1858); C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 4, p. 109, 248 (spec. : *D. myops, macrops*) (1860); Snellen van Vollenhoven in Tijdschr. v. Ent. Vol. 3, p. 37 (spec. : *D. artemis, dioptrica, anableps, diops*) (1860), Vol. 6, p. 131 (spec. : *D. diops*) (1863); Hewitson in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 51 (spec. : *D. domitilla*) (1861), Exot. Butt. Vol. 3, t. Drusilla & Hyantis (1862); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 18, p. 105 (1864); Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 46 (spec. : *D. urania*) (1869); Kirby in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 358 (spec. ead.) (1869); Kirsch in Mitt. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (1877); Godman u. Salvin in Proc. Zool. Soc. Lond. 1878 p. 645 (spec. : *D. catops, myops*); Ch. Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 15, p. 508 u. f. (1900).

**Morpho**. Latreille, Enc. Méth. Zool. Vol. 9, p. 11 (part.) (1819); Godart (Latreille u.) ibidem, p. 435 (part.) (spec. : *M. jairus*) (1819); Guérin in Voy. Coquille t. 17 (spec. : *M. bioculatus*) (1829); Zinken-Sommer in Nova Acta Acad. Lep. Vol. 15, p. 167 (spec. : *M. urania* = *horsfieldii*) (1831).

**Hyades**. Boisduval in Voy. Astrolabe, p. 157 (spec. : *H. urania* = spec. dub., *H. indra*) (1832); derselbe, Spec. Gén. Léop. Vol. 1, t. 13 (9 B) f. 1 (spec. : *H. horsfieldii*) (1836); Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 455 (1840); C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 460

(spec. : *H. macrops*) (1866); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 192 (spec. typ. : *H. bioculatus*) (1875); Capronnier in Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, p. 6; Fruhstorfer (Sectio *H.*) in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 (part.) (spec. : *T. gorgo*, *T. microps*, *T. dimona*, *T. dina*, *T. bioculatus*) (1905).

**Morphotenaris.** Fruhstorfer in Ent. Nachr. Vol. 19, p. 317 (spec. : *M. schönbergi*) (1893), Berl. Ent. Zeit. Vol. 39, p. 248 (spec. ead.) (1894), Ent. Zeit. Stett. Vol. 55 p. 127 (1894); Rothschild in Novit. Zool. Vol. 3, p. 92 (spec. : *M. nivescens*); Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 3, t. Morphoten. & Hyantis (spec. ead) (1898).

**Morphotænaris** (Sectio). Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 (1905).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf mässig gross, Augen breit eirund gewölbt, nackt. Stirn kurz behaart. Palpen dicht und glatt beschuppt und behaart, an der Innenseite die Behaarung spärlicher, leicht gescheitelt, an der Basis ventral etwas länger und straffer abstehend. Basalglied kurz, stark gekrümmt, Basalfleck klein, bräunlich chitinisiert, Mittelglied etwa von dreifacher Länge des ersteren, aufwärts gerichtet, der Stirn anliegend, distal an der dorsalen Seite mit nur spärlich schopfartig abstehenden Haaren. Endglied kurz, spitz, deutlich abgesetzt, etwas nach vorn gerichtet, den Kopf überragend. Antennen dünn, etwas unter halber Flügellänge, distal kaum merklich spindelförmig verdickt. Schaft unbeschuppt, die Härchen in den Ventral-Rillen auf der ganzen Fläche der einzelnen Segmente ziemlich gleichmässig verteilt. Thorax und Abdomen schwächig, an den Einschnitten etwas wollig, sonst glatt behaart, an den Schulterdecken die Haare etwas dichter aber kaum länger als auf dem Thorax. Abdomen etwa  $\frac{3}{4}$  der Flügellänge. Vorderflügel etwa rechtwinklig oder stumpfwinklig dreieckig, Vorderrand stark gekrümmt, Apex leicht abgerundet, seltener etwas sichelartig vortretend, Distalrand ziemlich gerade, bei vorgezogenem Apex konkav geschnitten; Analwinkel stumpf- oder rechtwinklig, etwas abgerundet, Hinterrand beim ♂ mehr oder weniger geschweift, proximal etwas gelappt, beim ♀ gerade. Die Form des Vorderflügels bei ersterem schlanker, bei letzterem breiter und massiger in der Fläche. Costalis von bedeutender Länge, über zwei Drittel des Vorderrandes. S C fünfästig, sämtliche Aeste frei; S C 1 in mässiger Entfernung proximal vom Zellende abgezweigt, kurz nach der Costalis in den Vorderrand auslaufend. S C 2 und 3 dicht beieinander und nächst S C 4 in bedeutender Entfernung, unweit des Apex, entspringend, sehr kurz, in schräger Richtung und leicht geschweift in den Vorderrand auslaufend. S C 4 und 5 bilden eine mässig lange Gabel, beide in die apicale Rundung einmündend. Zelle ziemlich breit, in der Mittellinie gemessen unter halber Flügellänge. Die Radiales fast parallel, leicht gekrümmt verlaufend, die vordere dicht an der Zellecke entspringend, daher V D C sehr kurz oder fehlend, M D C gut entwickelt, mehr oder weniger steil schräg nach hinten gerichtet. H D C bedeutend länger, S-förmig gekrümmt und weit in distaler Richtung vorgeschoben, sodass der hintere Teil der Zelle den vorderen an Länge bedeutend überragt. Die drei Medianäste annähernd parallel, in fast gleichem Abstand von einander, nur H M etwas mehr gekrümmt. S M beim ♂ stark, beim ♀ nur leicht geschweift. Hinterflügel fast kreisrund, Vorderrand etwas abgeflacht, in völlig gleichmässigem Bogen in den leicht gewellten Distalrand übergehend, Hinterwinkel ebenfalls gar nicht abgesetzt, Hinterrand vorn schmal gelappt. Praecostalis kurz, einfach, leicht wurzelwärts gekrümmt. Costalis nahe dem Vorderrande ziemlich gestreckt nach vorn aufsteigend, leicht gekrümmt vor der apicalen Rundung in den Vorderrand auslaufend. S C der C in geringem Abstände folgend, etwas stärker gekrümmt, in die Rundung des Apex mündend. V D C kurz, meist nahe, seltener etwas entfernter, von der Flügelbasis von S C in flach schräger Richtung abgezweigt. M D C nicht besonders abgesetzt, sondern in kurzer Krümmung in die hintere Radialis übergehend. Die Radiales stehen deshalb auf gemeinschaftlichem Schaft und bilden eine lange, etwas gekrümmte Gabel. Zelle schmal, offen, H D C fehlt. — ♂ an der Basis des Vorderflügels unterseits mit einer seidenglänzenden Reibfläche, auf der Oberseite des Hinterflügels mit einem nach vorn gerichteten starken Haarpinsel dicht hinter der

Mediana und nächst der Flügelwurzel, im Analfeld zwischen H A und S M, sowie zwischen S M und H M büschelartig oder streifenweise angeordnete Duffhaare.

Falter von mittlerer Grösse, meist etwas über dem Durchschnitt der Tagschmetterlinge, Oberseite in der Regel eintönig in weisslichem, grauem oder graubraunem Farbton, der Hinterflügel bei gewissen Arten im Analteil mit einem Augenfleck, welcher auf der Unterseite für fast alle Arten charakteristisch ist, und dem sich in den meisten Fällen ein vorderer, ähnlicher Augenfleck zugesellt; bei einigen Arten finden sich deren drei oder selten eine Reihe kleinerer Augen. Ueber die biologischen Verhältnisse vergl.: Allgemeine Charaktere der Subfamilie p. 6.

Schema des Flügelgäders : **Taf. 2, Fig. 9.**

**Geographische Verbreitung der Arten.**—Die Taenariden sind hauptsächlich Bewohner des Papua-Gebietes. Ihre eigentliche Heimat ist Neu-Guinea und die benachbarten Inseln, nördlich erreicht eine Art die Philippinen-Insel Palawan, westlich ist als Grenze die Südspitze der Malayischen Halbinsel und Sumatra anzunehmen, im Süden die Halbinsel York des Festlandes von Australien, jedoch unter Ausschluss der kleinen Sunda-Inseln und nach Osten die Salomon Inseln. Die Fundortsangabe einer Form (*anableps*) : Otaheiti (Tahiti) (nach Snellen van Vollenhoven) erscheint unzutreffend.

## VERZEICHNIS DER ARTEN UND FORMEN

### Sectio I. XANTHORINI

Vorderflügel am Apex nicht sichelartig ausgezogen, Palpen gelb.

#### Cohors I. HORSFIELDIIFORMES

*Vorderflügel schmal, gegen den Apex fast lanzettlich, Hinterwinkel flach abgerundet, ihre Oberseite braun.  
Hinterflügel oberseits mit vollkommen ausgebildetem, gelb geringtem Augenfleck im Analfelde.*

#### 1. *Taenaris horsfieldii* Swainson.

##### a. *Taenaris horsfieldii horsfieldii* Swainson.

*Drusilla horsfieldii* (laps., correct. in Addend. : Horsfeild = Horsfield), Swainson, Zool. Ill. Vol. 1, Text zu t. 11 (1820).

*Hyades horsfieldii*, Boisduval, Spec. Gén. Léop. Vol. 1, t. 13 (9 B), f. 1 (1836).

*Drusilla horsfieldii*, Westwood (Doubleday u. Hewitson), Gen. Diurn. Lep. t. 54, f. 4 (1849), Vol. 2, p. 335 (1851).

*Drusilla horsfieldii*, Horsfield u. Moore, Cat. Lep. Mus. E.-Ind. Comp. Vol. 1, p. 214 (1857).

*Tenaris horsfieldii*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. new ser. Vol. 4, p. 181 (1858).

*Tenaris horsfieldii*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 195 (1887).

*Taenaris horsfieldii horsfieldii*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 71, 120 n<sup>o</sup> 13 (1905).

*Morpho urania*, Zinken-Sommer in Nova Acta Acad. Leop. Vol. 15, p. 167 (1831).

Java, Palaboa (coll. Oberthür).

##### z. Forma **morosa** Stichel, **nov. form.** (1).

West-Java : Soekaboemi.

##### b. *Taenaris horsfieldii birchi* Distant (subspec. dubia).

*Tenaris birchi*, Distant in Ann. Nat. Hist. (5), Vol. 12, p. 241 (1883).

*Tenaris birchi*, Distant, Rhop. Malay., p. 428, t. 39, f. 7 (1886).

(1) *T. horsfieldii horsfieldii* forma *morosa*. — Alis supra fuscioribus quam in forma principali; posticis fusciscentibus, margine distali et proximali brunneis, plaga alba anali indistincte terminata. — Vorderflügel auf dunklem Hintergrunde fast kastanienbraun. Hinterflügel von der Wurzel an bräunlich, nur die Mediana und deren Aeste ockerfarben angelegt, die Färbung verdichtet sich nach dem Apex und Distalrande zu und bildet eine unbestimmt begrenzte dunkelbraune Besäumung, welche sich an der proximalen Umrandung des Analraumes etwas nach vorn verschiebt, dann in schattiger Zerstäubung den Hinterwinkel erreicht und sich längs des Hinterrandes bis zur Flügelwurzel erstreckt. Im Hinterwinkel, vor der dunklen Besäumung, eine kleine weisse vorn unbestimmt begrenzte Aufhellung, die indessen vor dem Analraume nicht ausfliesst wie bei der Hauptform und höchstens bis zur Hälfte des Submedianzwischenraumes aufsteigt. Costalraume ziemlich deutlich durchscheinend, der Kern leicht gelblich angelegt. Unterseite breiter schwarzbraun besäumt als bei der Hauptform, fast die ganze weisse Medianfläche des Flügels leicht getrübt und mit einzelnen bräunlichen Schüppchen durchsetzt, die sich nach der Flügelwurzel hin zu einem tiefbraunen Schatten verdichten. — Vielleicht Zeitform oder auch Lokalrasse. — 2 ♂ coll. C. Oberthür, West-Java, Soekaboemi.

*Tenaris birchi*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 8, p. 256 (1896)

*Taenaris horsfieldii birchi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 71, 120 n° 13 (1905).

Malayische Halbinsel : Singapore. West-Sumatra.

c. *Taenaris horsfieldii occulta* Grose Smith.

*Tenaris occulta*, Grose Smith in Ann. Nat. Hist. (6), Vol. 3, p. 316 (1889).

*Tenaris occulta*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Tenar. t. 1, f. 5, 6 (1894).

*Tenaris occulta*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic. Soc. n° 41, p. 110 (1904).

*Taenaris horsfieldii occulta*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 71, 120 n° 13 (1905).

Nord-Borneo : Kina-Balu.

d. *Taenaris horsfieldii plateni* Staudinger (nom. vix conserv.).

*Tenaris horsfieldii* var. *plateni*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 43 (1889).

*Taenaris horsfieldii plateni*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 71, 120 n° 13 (1905).

*Tenaris horsfieldii*, Semper, Schmett. Philipp. Vol. 1, p. 331 (1892).

Palawan.

## Cohors 2. URANIIFORMES

Vorderflügel breit, fast rechtwinklig, beim ♂ vorwiegend braun oder braungrau, beim ♀ mehr oder weniger weiss aufgehellt.

- Hinterflügel oben weiss mit einem oder zwei deutlich aufgetragenen, gelb geringten Analaugen.

A. Hinterflügel oben und unten mit einem Auge im Analfeld.

### 2. *Taenaris urania* Linné.

a. *Taenaris urania urania* Linné.

*Papilio urania*, Linné, Syst. Nat. (10), p. 466, n° 48 (1758); Mus. Lud. Ulr. p. 225 (1764); Syst. Nat. (12), Vol. 1 (2), p. 756, n° 60 (1767).

*Drusilla urania* (Doubleday), Westwood (u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 335 (part.) (1851).

*Tenaris urania*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensburg, Vol. 19, p. 89 (part.) (1865).

*Tenaris urania*, Aurivillius in Sv. Akad. Handl. Vol. 19, p. 43 (1882)

*Tenaris urania*, Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 240 (1889).

*Taenaris urania urania*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 70, 122 n° 21 (part.) (1905).

*Papilio cassiae*, Clerck (non Linné), Icon. Ins. t. 29 f. 3 (1764).

z. Forma **duplex** Stichel, **nov. form** (1).

Ceram.

b. *Taenaris urania jairus* Cramer.

*Papilio jairus*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 9, t. 6, f. A, B (1775); Vol. 2, p. 134, t. 185 f. A-C (1779) (2).

*Papilio jairus*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 8, p. 229, t. 218 f. 1-3 (1796).

*Morpho jairus*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 445 (sine cit.) (1819).

*Tenaris jaira*, *Taenaris* j., Hübner, Verz. Schmett. p. 53, Index p. 7 (1816).

*Hyades jairus*, Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 455 (sine cit.) (1840).

*Tenaris jairus*, Pagenstecher in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 37, p. 178 (1884).

*Papilio marinus*, Gmelin, Linné, Syst. Nat. ed. 13, Vol. 1 (5), p. 2289 (1788-91).

*Tenaris nysa*, Hübner, Verz. Schmett. p. 53 n° 493 (1816).

(1) *T. urania* n. forma *duplex*. — Alis posticis supra ocello parvo subcostali. — Eine neben der Stammform selten auftretende Aberration, bei welcher der vordere Augenfleck des Hinterflügels verkleinert nach oben durchschlägt. Die auf der Oberseite entstandene Costal-Ozelle besteht aus einem schwarzen Fleckchen mit bläulichweissem Kern und ockergelbem Ring.

Man könnte versucht sein anzunehmen, dass der Originaldiagnose von *Papilio urania* Linné «...posticis ocellis utrinque binis» ein solches aberratives Stück zu Grunde gelegen hat, aber die im Museum reginae Ludov. Ulricae zu Drottningholm noch vorhandene Type Linné's lässt eine Auslegung der Worte nur in dem Sinne zu, dass der vordere Ocellus nach oben durchscheint (conf. Aurivillius l. c. 1882).

(2) In Cramers Diagnose von *Papilio jairus* (l. c. p. 9; 1775) erscheinen die Worte «*antice ocello, subtus duobus*» phantastisch, aber nach Ribbe (l. c. 1889) gibt es unter der hellbraunen Stammform der *T. urania* von Ceram Stücke mit augenartigen Flecken auf der Unterseite des Vorderflügels, die auch nach oben durchschlagen. Wenn also keine Täuschung Cramers vorliegt, erübrigt nur die Annahme, dass dieselbe Erscheinung auch bei der dunklen Rasse dieser Art vorkommt und dass der Autor ein solches Stück im Sinne gehabt hat. Die folgenden Worte der Diagnose: «*posticis sesquialtero (nb. ocello)*» lassen keinen Zweifel daran, dass sie auf die Figuren B, C der Tafel 6 (l. c.) einer aberrativen Form mit dem Doppelauge im Analfelde des Hinterflügels anzuwenden ist, und das Gesamtbild der *Jairus* benannten Art (bzw. Unterart) wurde dann später durch Reproduktion normaler Stücke (1779 l. c.) ergänzt. — Die Verschiedenheit dieser tief rauchbraunen, beinahe schwarzen Form vom typischen *P. urania* ist augenfällig; nach Ribbe (l. c. 1899) fliegt sie neben letzterer auf Ceram, scheint sich aber auf Amboina zu einer konstanten Lokalrasse ausgebildet zu haben (cf. auch Aurivillius l. c. 1882) und kommt auf Saparua in ganz gleicher Färbung vor. Es dürfte daher nicht fehlgegriffen sein, diese Form unter Anwendung des Cramerschen Namens als Subspecies zu behandeln; bereits Herbst (l. c. 1796) gab Amboina als Vaterland für *P. jairus* Cramer an und corrigiert dadurch Cramers irrige Lokalitätsangabe für seine Type: «*habitat in Indi orientali*». Die Vermutung Fruhstorfers (l. c. 1905) dass es sich um Saisondimorphismus handelt, wird durch Bericht Ribbes (l. c.) nicht bestätigt. Die Form *nox* Kirby ist als Vertreter äusserster Verdunkelung beider Flügel vorzustellen.



*Drusilla urania*, (Doubleday), Westwood (u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 335, 533 (part.) (1851, 1852)  
*Drusilla urania*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 180 (part.) (1858).  
*Drusilla urania* « race » *jairus*, Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 44 (1869).  
*Tenaris urania*, Pagenstecher in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 41, p. 91 (1888).  
*Tenaris urania urania*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 70 (part.); 122 n° 21 (♀ ab. *jairus*) (1905).

α. Forma **nox** Kirby.

*Tenaris nox*, Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 47, t. 84 (1901).  
*Oreas dubia jaira*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 84 (1806-19).  
*Tenaris urania urania* ab. *nox*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 70; 122 n° 22 (1905).  
 Amboina, Saparua; Harockoe, Nussa Laut?

c. **Tenaris urania hollandi** Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Tenaris urania hollandi*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben. Vol. 18, p. 118 (1904).  
*Tenaris urania hollandi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 70; 122 n° 21 (1905).  
 Buru.

b. *Hinterflügel im Analfelde oberseits mit einfachem, unten meist mit einem Doppelauge.*

3. **Tenaris diana** Butler.

a. **Tenaris diana diana** Butler. — Taf. 5, Fig. 13, ♀.

*Tenaris diana*, Butler in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 487 (1870).  
*Tenaris diana*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 193 (1887).  
*Tenaris diana*, Pagenstecher in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 23, p. 405 (1897).  
*Tenaris diana diana*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 n° 20 (1905).  
 Batjan, Ternate.

α. Forma **aberrans** Staudinger.

*Tenaris diana* ab. *aberrans*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 193 (1887).  
*Tenaris diana leto* ab. *aberrans*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 n° 20 (1905).  
 Batjan, Halmaheira.

b. **Tenaris diana diadema** Fruhstorfer.

*Tenaris diana diadema*, Fruhstorfer in Ins. Börse, Vol. 20, p. 357 (1903).  
*Tenaris diana diadema*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 n° 20 (1905).  
 Obi.

c. **Tenaris diana leto** Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Tenaris diana leto*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 73, 122; (1905).  
 Halmaheira.

C. *Hinterflügel im Analfelde oben und unten mit einem Doppelauge.*

4. **Tenaris butleri** Oberthür.

*Drusilla butleri*, Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 15, p. 512 (1880).  
*Tenaris butleri*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 201, t. 64, (♀) (1807).  
*Tenaris butleri*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120 n° 10 (1905).  
*Drusilla pleiops*, Kirsch in Berl. Ent. Zeit. Vol. 27, p. 164 (1883).  
 Süd-West-Neu-Guinea: Port Moresby, Insel Yule.

Cohors 3. DOMITILLIFORMES

Vorderflügel des ♂ schlank, Apex rund, Hinterrand proximal etwas gelappt. Oberseite der Flügel braun, bräunlich oder schwärzlich, Augenflecke im Analfelde des Hinterflügels oben und unten deutlich.

A. *Hinterflügel oberseits mit Doppelauge.*

5. **Tenaris domitilla** Hewitson.

a. **Tenaris domitilla domitilla** Hewitson.

*Drusilla domitilla*, Hewitson in Proc. Zool. Soc. Lond., p. 51, t. 8, f. 3, 4 (1861).  
*Tenaris domitilla*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).

*Tenaris domitilla*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 194 (part.) (1887).

*Tenaris domitilla domitilla*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris Vol. 15, p. 312 (1903).

*Tenaris domitilla domitilla*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120 n° 9 (1905).

Batjan, Ternate.

**b. *Tenaris domitilla agrippa*, Fruhstorfer.**

*Tenaris agrippa*, Fruhstorfer in Ins. Börse, Vol. 20, p. 77 (1903).

*Tenaris domitilla agrippa*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Iris Vol. 15, p. 103 (1903); Berl. Ent. Zeit. Vol. 49 S. B. p. (1) (1905).

*Tenaris domitilla agrippa*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120 (1905).

Obi.

**c. *Tenaris domitilla diops* Snellen v. Vollenhoven.**

*Drusilla diops*, Snellen van Vollenhoven in Tijdschr. v. Ent. Vol. 6, p. 31, t. 8, f. 3\* (1863).

*Tenaris diops*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 118 (1871).

*Tenaris domitilla diops*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep (Iris), Vol. 15, p. 312 (1903).

*Tenaris domitilla diops* + *T. diana diops*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120 n° 9; 122 n° 20 (1905).

Morotai, Halmheira.

B. *Hinterflügel mit einfachem Auge.*

**6. *Tenaris honrathi* Staudinger.**

**a. *Tenaris honrathi honrathi* Staudinger.**

*Tenaris honrathi*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192; 195 f. 64 (1887).

*Hyades* (*Tenaris*) *horsfieldii*, Capronnier in Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, p. 6 (1886).

*Tenaris honrathi honrathi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 25, p. 120 n° 11 (1905).

Waigeu.

**b. *Tenaris honrathi sekarensis* Staudinger.**

*Tenaris honrathi* var. *sekarensis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 195 (1887).

*Tenaris honrathi sekarensis*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 71; p. 120 n° 11 (1905).

Nord-West-Neu-Guinea : Sekar, Sorrong.

**c. *Tenaris honrathi ritsemæ* Fruhstorfer (1).**

*Tenaris honrathi ritsemæ*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).

*Tenaris honrathi ritsemæ*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 71, t. 1 (als *T. ritsemæ*) ; p. 120 (1905).

*Tenaris honrathi*, Grose Smith in Novit. Zool. Vol. 1, p. 358 (1894).

*Tenaris honrathi* var. *sekarensis*, Hagen in Jahrb. Nassau Ver. Naturk. Vol. 50, p. 81 (1897).

*Tenaris honrathi* var. *sekarensis*, Rebel in Termes. Füzetek Vol. 21, p. 374, t. 18, f. 13 (1898).

**α. Forma *rebeli* Fruhstorfer.**

*Tenaris honrathi rebeli*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).

*Tenaris honrathi rebeli*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 72; p. 120 n° 11 (1905).

**β. Forma *auriflua* Fruhstorfer.**

*Tenaris honrathi rebeli* ab. *auriflua*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 72; p. 120 n° 11 (1905).

**γ. Forma *sidus* Stichel, nov. form. (2).**

Nord- und Nord-Ost-Neu-Guinea : Geelvink-, Humboldt-, Astrolabe-Bai.

**d. *Tenaris honrathi enomia* Fruhstorfer (subsp. dubia).**

*Tenaris honrathi enomia*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).

*Tenaris honrathi enomia*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 72, p. 120 n° 11 (1905).

Süd-Ost-Neu-Guinea : Collingwood-Bai.

**e. *Tenaris honrathi macrophthalmia* Fruhstorfer (subsp. dubia).**

*Tenaris honrathi macrophthalmus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 73, p. 120 n° 11 (1905).

Insel Jobi (Geelvink-Bai).

(1) Von dieser Subspecies befindet sich in der Sammlung des Herrn Ch. Oberthür ein Hermaphrodit, linke Seite ♂, rechte Seite ♀.

(2) *T. honrathi ritsemæ* forma *sidus*. — *Alis anticis subtus ocellatis*. — Eine nicht eben selten unter der Hauptform fliegende Aberration, bei welcher sich auf der Unterseite des Vorderflügels nahe dem Distalsaum kleine, deutliche Augenflecke zeigen. Im einfachsten Falle tritt ein Auge im hinteren Medianzwischenraum auf, welches sogar nach oben durchschlagen kann, hierzu tritt manchmal ein zweites Auge in der Gabel von S C 4 und 5 und zwischen diesen eine submarginale Reihe von weissen Punkten; gleichzeitig schlägt auch der Kern des Costalanges im Hinterflügel zuweilen nach oben durch (Zu vergl.: Hagen, l. c. 1807). Typ. 1 ♀ coll. Stichel, Astrolabe-Bai.

7. **Taenaris onolaus** Kirsch.

a. **Taenaris onolaus onolaus** Kirsch.

*Taenaris onolaus*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 122, t. 6, f. 7 (1877).  
*Taenaris onolaus onolaus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 73, p. 120 n° 12 (1905).  
 Nord-West-Neu-Guinea: Geelvink-Bai.

b. **Taenaris onolaus ida** Honrath (nom. vix conserv.).

*Tenaris honrathi* var. *ida*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 33, p. 164 (1889).  
*Tenaris onolaus*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 81 (1897).  
*Taenaris onolaus idae*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 73, p. 120 n° 11 (1905).  
 Deutsch-Neu-Guinea.

c. **Taenaris onolaus saturator** Fruhstorfer.

*Tenaris onolaus saturator*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 118 (1904); Soc. Ent. Vol. 19, p. 139 (1905).  
*Taenaris onolaus saturator*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 73; p. 120 n° 11 (1905).  
*Tenaris onolaus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192; 196 (1887).  
 Süd-Ost-Neu-Guinea: Port Moresby.

d. **Taenaris onolaus montana** Stichel, nov. subsp. (1).

*Drusilla onolaus*, Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 15, p. 509 (1880).  
 Süd-Neu-Guinea: Mont Epa (Papua Golf).

Cohors 4. SELENIDIFORMES

Vorderflügel des ♂ oben in der Regel bräunlich, schlank, mit rundem Apex, bei lfd. N° 12 und den ♀ aller Arten vorherrschend weiss, Hinterrand proximal stark gelappt. Ozelle im Analfelde des Hinterflügels oberseits vorhanden, gelb umrandet, ausgenommen bei N° 12, dort Ausbildung schwankend.

A. Entfernung des weissen Mittelpunktes in der Analozelle vom Flügelrande kürzer als die halbe Länge des mittleren Medianastes.

a1. Abdomen braun oder grau.

8. **Taenaris phorcus** Westwood.

*Tenaris anableps*, Pagenstecher in Zoologica, Vol. 27, p. 92 (1899).

a. **Taenaris phorcus phorcus** Westwood (2).

*Drusilla phorcus*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 182, t. 21, f. 1 (1858).

(1) *T. onolaus montana*.—Minor subsp. typ., alis anticis supra pallidissimis, ocello alarum posticarum minimo.—Kleiner als die typische und die anderen benannten Formen. Vorderflügel fahl graubraun, Vorderrand gelblich; Ozelle in Analfeld des Hinterflügels auf der Unterseite verkleinert, oben punktiert reduziert, die gelbe Analfärbung blass oder ganz fehlend. Distale Berandung des Flügels fahlgrau, unscharf und schmal. Vorderflügelänge 39-40 mm. 2 ♂♂, Typ. i. c. Ch. Oberthür, Mont Epa (leg. M. d'Albertis).

(2) Von den fünf benannten Formen der Art sind bei weitherzigster Beurteilung der Trennungscharaktere nur drei als Unterarten zu erhalten. Die zur Aufstellung der « Arten » oder « Varietäten » benutzten Färbungs- und Zeichnungsanlagen sind sämtlich nur relativ und die Collectiv-Species vereinigt in ihrer Formenbildung diese Charaktere in allen denkbaren Combinationen, unabhängig von dem Fluggebiet. Nur der allgemeine Eindruck, den eine grössere Reihe der Individuen verschiedener Herkunft ausübt, mag es billig erscheinen lassen, eine Teilung der Art in drei geographische Kreise — soweit bekannt — vorzunehmen. Dies jedoch mit der ausdrücklichen Einschränkung, dass die dazu benutzten Merkmale nur für den Durchschnitt der Formenbildung massgebend sind und nicht auf jedes einzelne Individuum des betreffenden Kreises (Subspecies) übertragen werden dürfen, denn dann würden dieselben zur eiwandfreien Erkennung der Form öfters versagen. Diese Charaktere der drei Subspecies sind etwa folgende:

- A. — Analozelle des Hinterflügels oberseits in der Umrandung mit der braunen Randfärbung des Flügels mehr oder weniger verfloßen. Unten das Auge frei in der weissen Scheibe, die Randfärbung erreicht hier den Hinterwinkel nicht. — Weisse Zone des Vorderflügels dem Hinterrand meist breit aufsitzend, nach vorn bis über den vorderen Medianast ausgedehnt, namentlich auf der Unterseite . . . . . *T. phorcus phorcus*.
- B. — Analozelle des Hinterflügels oben und unten mit der breiten braunen Randfärbung zusammenhängend, weisse Scheibe des Flügels verkleinert, namentlich beim ♀ durch einen breiten braunen Saum am Hinterrande. — Weisse Zone des Vorderflügels von geringerer Ausdehnung, eiförmig fleckartig . . . . . *T. phorcus uranus*.
- C. — Analozelle ebenfalls meist mit der braunen Randfärbung des Hinterflügels verfloßen, wenigstens auf der Unterseite. — Weisse Zone des Vorderflügels getrübt (♂) oder hinten vom Flügelrande abgerückt (♀) . . . . . *T. phorcus atesta*.

Alle drei Formen bilden Uebergänge unter sich und in sich mit stark in das Extreme abweichenden Einzel-Individuen. So gibt es namentlich bei Form A Exemplare mit stark getrübttem Vorderflügel (umbonia Fruhst.) und umgekehrt bei Form C solche (♀) mit rein weisser Hinterrandszone des Vorderflügels, welche an Intensität und Grösse derjenigen best ausgebildeter Exemplare der Form B nicht nachstehen. Alle anderen von den Autoren zu Hilfe gezogenen Merkmale, Grösse des Analages, Stärke des gelben Ringes, Form der weissen Scheibe des Hinterflügels, welche sich in einem bogenförmig verlängerten Streif vorn mehr oder weniger deutlich an die Peripherie des Costalages anlegt, sind noch weniger beständig, so dass sie an die erwähnten Charaktere nur bedingungsweise angereicht werden können. — Heimat der Type Westwoods ist unbekannt. Als solche wird derjenige geographische Kreis angenommen, dessen Angehörige im Durchschnitt am besten mit der Abbildung zu vergleichen sind. Die Vaterlandsangabe Snellen v. Vollenhovens für *T. anableps*: Otahaiti (= Tahiti) erscheint irrig.

- Tenaris phorcas*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Tenaris phorcas*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 199 (1887).  
*Taenaris phorcas phorcas*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120, n° 14 (1905).  
*Drusilla anableps*, Snellen van Vollenhoven in Tijdschr. v. Ent. Vol. 3, p. 40, t. 1, f. 3, 4, t. 2, f. 7 (1860).  
*Tenaris phorcas* var. *anableps*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 199 (1887).  
*Tenaris anableps*, Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 108 (1898).  
*Taenaris phorcas anableps*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120, n° 14 (1905).  
*Drusilla selene*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (1877).

2. forma **umbonia** Fruhstorfer.

- Taenaris phorcas umbonius*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 87 (1905).  
*Taenaris phorcas umbonia*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120, n° 14 (1905).  
 Neu-Mecklenburg, Neu-Hannover.

b. **Taenaris phorcas uranus** Staudinger. — Taf. 5, Fig. 14, ♀.

- Tenaris phorcas* var. *uranus* Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 200 (1887).  
*Tenaris phorcas* var. *uranus*, Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 109 (1898).  
*Taenaris phorcas uranus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120, n° 14 (1905).  
 ? *Tenaris anableps*, Salvin u. Godman in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 143 (1877).  
 Neu-Pommern, Neu-Lauenburg, Insel Duke of York(?).

c. **Taenaris phorcas atesta** Rebel.

- Tenaris atesta*, Rebel in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 45, p. 106 (1895).  
*Tenaris atesta*, Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 11, p. 109 (1898).  
*Taenaris phorcas atesta*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120 n° 14 (1905).  
*Tenaris uranus*, Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 113, t. 3 (Biol.) (1895).  
 Salomon-Inseln, Neu-Georgia (Renonga, leg. C. Ribbe).

9. **Taenaris scylla** Staudinger.

- Tenaris scylla*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 200 (1887).  
*Taenaris scylla*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120 n° 15 (1905).  
*Drusilla phorcas*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1 (2) p. 121 (1877).  
*Tenaris dohertyi*, Grose Smith in Novit. Zool. Vol. 1, p. 358 (1894); Rhop. Exot. Vol. 2, Tenar. t. 3 f. 3, 4 (1895).  
 Nördl. Neu-Guinea, Insel Misore (Geelvink-Bai).

b<sup>1</sup>. Abdomen gelb.

10. **Taenaris macrops** Felder.

- Drusilla macrops*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 4, p. 248 (1860).  
*Tenaris macrops*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Hyades macrops*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 460 (1867).  
*Drusilla macrops* (*selene* var. ?), Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (1877).  
*Tenaris macrops*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 194 (1887).  
*Tenaris macrops*, Pagenstecher in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 23, p. 405 (1897).  
*Taenaris macrops*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 86 (1905).  
*Taenaris selene macrops*, Fruhstorfer ibidem, Vol. 24, p. 121 n° 17 (1905).  
*Drusilla selene*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (1877).

2. Forma **macropina** Fruhstorfer.

- Tenaris macrops macropina*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 26 (1904).  
*Taenaris macropina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 86 (1905).  
*Taenaris selene macropina*, Fruhstorfer ibidem, Vol. 24, p. 121 n° 17 (1905).  
 Nördl. Molukken (Halmahera, Ternate, Batjan, Obi), Celebes (1).

B. Entfernung des weissen Mittelpunktes der Analzelle von Flügelrande mindestens gleich der halben Länge des mittleren Medianastes.

11. **Taenaris selene** Westwood (2). — Taf. 6, Fig. 15, ♂.

- Drusilla selene* (*Hyades* s., Boisduval M. S.) (Doubleday), Westwood (u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 335 (♀) (1851).

(1) Pagenstecher (1897 l. c.) meldet ein Exemplar *T. macrops* der Ausbeute Kükenthals (Forschungsreise nach den Molukken und Borneo) aus Celebes (Minahassa). Es ist die erste und einzige Aufzeichnung über das Vorkommen von *Taenaris* auf dieser Insel und wird hierdurch — vorausgesetzt dass bei der Fundortsangabe keine Verwechslung vorgekommen — einerseits die Angabe Fruhstorfers, Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 88 ergänzt, andererseits aber auch dessen Zweifel an dem Fehlen der Gattung auf der feuchten, den Lebensbedingungen dieser Falter äusserst günstigen Waldinsel geklärt und bestätigt.

(2) Identität und Synonymie sind durch Vergleich mit der Type festgestellt. Das Original (♀) « ex museo Boisduval », fälschlich bezettelt N. Guinée, gleicht fast vollkommen der Abbildung von *T. buruensis* Forbes und gehört zu der später als *T. gigas* ♂ von Staudinger beschriebenen Art. Von *T. macrops* ist *selene* nicht nur durch andere Lage des Augenfleckes, sondern auch durch morphologische Unterschiede in den Copulationsorganen

- Tenaris selene*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Tenaris macrops* var. *selene*, Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 241 (1889).  
*Taenaris selene selene*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121, n<sup>o</sup> 17 (1905).  
*Tenaris buruensis*, Forbes, Natur. Wander. p. 411 (1885).  
*Tenaris buruensis*, Waterhouse, Aid Ident. Ins. t. 162 f. 2 (♀) (1886).  
*Tenaris macrops* var. *gigas*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 194 (♂) (1887).

α. Forma ♀ **tetrica** Stichel, **nov. form.** (1)

Ceram, Buru.

12. **Taenaris catops** Westwood.

a. **Taenaris catops catops** Westwood.

- Drusilla catops*, (Doubleday), Westwood (u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 2, p. 335 (1851), p. 533 (1852).  
*Drusilla catops* (*Hyads c.*), Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 181 (1858).  
*Tenaris catops*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Tenaris catops*, Ribbe in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 82 (1886).  
*Taenaris catops catops*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 84; p. 121 (1905).  
 Arru (2).

b. **Taenaris catops mylaechea** Westwood (subsp. dubia).

- Drusilla mylaechea*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 1, p. 175 (1851); Vol. 4, p. 182 (1858).  
*Drusilla mylaechea*, White in Voy. Rattlesnake, App. p. 390, t. 4 f. 3, 4 (♀) (1852).  
*Drusilla mylaechea*, (Doubleday), Westwood (u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 2, Addit. p. 533 (1852).  
*Tenaris mylaechea*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Taenaris catops mylaechea*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121 (1905).

Insel im Louisiade-Archipel.

c. **Taenaris catops westwoodi** Staudinger.

- Tenaris catops* var. *westwoodi*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 368 (1893).  
*Taenaris westwoodi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, f. 2 (larva) (1905).  
*Taenaris catops westwoodi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121 n<sup>o</sup> 16; p. 124 (biol.) (1905).  
*Drusilla catops*, Godman u. Salvin in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 465 (part.) (1878).  
*Tenaris catops* + *T. c.* var. *selene*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 197 (part.) (1887).  
*Tenaris catops* + *T. c.* var. *selene*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 79 (1897).  
*Tenaris catops*, Rebel in Term. Füz. Vol. 21, p. 324 (1898).

Oestliches Neu-Guinea, Nordküste : Deutsches Gebiet, Collingwood-Bai.

α. Forma **unipupillata** Fruhstorfer.

- Tenaris westwoodi* ab. *unipupillata*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 35 (1905).  
*Taenaris catops westwoodi* ab. *unipupillata*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121 n<sup>o</sup> 16 (1905).

Deutsch-Neu-Guinea.

β. Forma **mylaechioides** Fruhstorfer (nom. vix conserv.).

- Taenaris catops mylaechioides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 83, 121 n<sup>o</sup> 16 (1905).

Insel in der Collingwood-Bai.

d. **Taenaris catops fimbriata** Kirby (nom. vix conserv.).

- Tenaris fimbriata*, Kirby in Ann. Nat. Hist. (6), Vol. 3, p. 160 (1889).  
*Taenaris catops fimbriata*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121 n<sup>o</sup> 16 (1905).

spezifisch getrennt. Die Vermischung dieser beiden, sowie der Umstand, dass *T. selene* vielfach verkannt und für eine Form von *T. catops* mit nach oben durchgeschlagener Ozelle des Hinterflügels betrachtet wurde (Staudinger, Kirsch u. a.), hat eine bedenkliche Verwirrung der Begriffe zur Folge gehabt und auch die Anmerkung Fruhstorfers in der Uebersicht der Taenariden, Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121 n. 18, beruht teilweise auf Missverständnis, weil *gigas* ♂ Stgr. sich nomenklatorisch mit *selene* ♂ deckt.

(1) *T. selene* forma *tetrica*. — Forma feminae, alis anticis fere conformiter ferrugineis, alarum posticarum parte distali late fusca. — Die typische ♀ — Form der Art besitzt einen breiten weissen Basalteil des Vorderflügels, welcher in allmählicher Abtönung nach vorn, gegen den Apex und Distalrand bräunlich wird, und eine nur schmale braune Besäumung des Hinterflügels; bei der hier benannten Form ist die ganze Fläche des Vorderflügels ziemlich gleichmässig hellbraun, nur ein schmaler Hinterrandstreif bleibt weisslich. Der Hinterflügel ist viel breiter braun besäumt, das Weiss ist verdrängt, bis auf das Basalfeld und einen Streif längs des Hinterrandes, dessen distale Grenze durch den von der braunen Flügelberandung eingeschlossenen Augenfleck gebildet wird. Es kommen Uebergangsstücke zur Hauptform vor, die meisten Exemplare halten jedoch die Mitte zwischen den beiden Extrem-Formen, sind also reichlicher braun gesäumt als das Original Westwoods. — Typ. 1 ♀ i. coll. C. Oberthür. Ceram (Bomfia).

(2) Westwoods Type « ex museo Boisduval », jetzt in coll. Ch. Oberthür, ist bezettelt : « N. Irlande ». Da das Vorkommen der Art dort bisher, nicht bestätigt ist, wird der Name der typischen Unterart auf Exemplare derjenigen Herkunft angewendet, welche am besten mit dem Original übereinstimmen.

*Drusilla catops*, Godman u. Salvin in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 465 (part.) (1878).  
*Tenaris catops adriana*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).  
*Taenaris catops adriana*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 83, 121 n° 16 (1905).  
 Fergusson (D'Entrecasteaux) Inseln, Normanby-Insel.

e. **Taenaris catops appina** Fruhstorfer.

*Tenaris catops appina*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129; Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 119 (104).  
 Britisch-Neu-Guinea: Milne-Bai.

f. **Taenaris catops kajuna** Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Tenaris catops kajuna*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).  
*Taenaris catops kajuna*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 84, 121, n° 16 (1905).  
 Süd-West-Neu-Guinea: Kaju-mera-Bai.

g. **Taenaris catops pamphaga** Kirsch.

*Drusilla pamphagus*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (1877) (1).  
*Taenaris catops pamphagus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 86, 121 n° 16 (1905).  
*Drusilla catops*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (1877).  
*Drusilla selene*, Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 15, p. 509 (1880).  
*Tenaris catops* var. *selene*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 197 (1887).  
*Tenaris catops laretta*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).  
*Taenaris catops laretta*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 85, t. 2 (als *T. laretta*) (1905).  
*Tenaris catops catanea*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).  
*Taenaris catops catanea*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 84 (1905).  
 Nord-West-Neu-Guinea: Kapaur, Sorrong, Geelvink-Bai.

h. **Taenaris catops jobina** Fruhstorfer.

*Tenaris catops jobina*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).  
*Taenaris catops jobina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 85, 121 n° 16 (1905).  
 Insel Jobi in der Geelvink-Bai.

i. **Taenaris catops luna** Stichel, nov. subsp. (3).

Seleu (Berlinhafen).

j. **Taenaris catops selenides** Staudinger.

*Tenaris catops* var. *selenides*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 198 (1887).  
*Taenaris catops selenides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 86, 121 n° 16 (1905).  
 Waigeu.

k. **Taenaris catops fulvida** Butler.

*Tenaris fulvida*, Butler in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 487 (1870).  
*Tenaris fulvida*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 198 (1887).  
*Taenaris catops fulvida*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 85; 121 n. 16 (1905).  
 Mysore, Salawatti (?).

l. **Taenaris catops nicasius** Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Taenaris catops nicasius*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 86; 121 n. 16 (1905).  
 Herkunft fraglich (Ceram?).

(1) Kirsch gründet diese Form hauptsächlich auf die Bildung des Analaugenflecks im Hinterflügel. Wenn der Fleck bei der Subspecies zwar im allgemeinen reichlicher entwickelt ist, so hat dieses Merkmal hier wie bei fast allen anderen als Subspecies aufzufassenden Formen der Art nur nebensächliche Bedeutung, weil die Ozellenbildung schwankt und überall Exemplare ohne Augenfleck, mit Andeutung eines solchen (auch asymmetrisch in beiden Flügeln) oder mit voll entwickeltem Auge auf der Oberseite vorkommen. Die Charakteristica der Subspecies liegen vielmehr in der Ausdehnung und Intensität der dunklen Zeichnungen der Flügelränder, teilweise auch in der Fülle der gelben Färbung des Basalfeldes im Hinterflügel. Aber selbst diese Merkmale sind so wenig beharrlich und vor allem oft so wenig bemerklicher Natur, dass es als ein gewagtes Unternehmen erscheint, hiernach überhaupt lokalisierte Subspecies aufzustellen. Bei einigen als solche benannten Formen war deren Einführung nicht zu rechtfertigen, weil die Nachprüfung an der Hand genügend reichlichen Materials die Unzulänglichkeit der als charakteristisch angeführten Eigenschaften ergab.

(2) *T. catops luna*. — Subspecies (?) similis *T. catops pamphaga*; alarum anticarum margine costali apiceque, alarum posticarum margine distali latissime fuscis; harum basi vix fulva, oculo anali distinctiore quam fere assolet, fusco-circumducto. — Vorderflügel etwa wie bei *T. c. pamphaga*, Hinterflügel ohne oder nur mit ganz schwachem gelblichen Anflug an der Wurzel, Apicalfeld und Distalrand ungewöhnlich breit rauchbraun. Diese Besäumung nach hinten allmählich etwas verschmälert und spitz im Hinterwinkel auslaufend, jedoch an dem meist kräftig aufgetragenen Analauge bei ♂ und ♀ nach vorn schattig verbreitert und an der distalen Hälfte der Peripherie der Ozelle zu einer deutlichen dunkelbraunen Berandung verdichtet. Das Analauge selbst in der Regel grösser und schärfer schwarz gekernt als in irgend einem anderen bekannten Falle, aber auch hier mit Ausnahmen (unter 7 vorliegenden Stücken ein Exemplar), in denen der Augenfleck gänzlich fehlt; dieses augenlose Stück ähnelt wiederum *T. cat. westwoodi*. — 6 ♂, 1 ♀ i. coll. A. Seitz (Frankfurt a. M.) Seleu (Stat.-Ort der deutschen Perlenfischerei, Berlinhafen, Finschküste).

## Cohors 5. MYOPIFORMES

Vorderflügel in grauen Farbtönen, oder mit discaler weisser Aufhellung, einige Arten (n° 14, 15) vorherrschend weiss. Analage des Hinterflügels nach oben in der Regel nur unvollkommen durchschlagend; nahe dem Hinterwinkel unter einem länglichen Haarbüschel in der Hinterrandzone ein klecksartiger schwarzer Fleck. Duftschuppenpfanne unter dem Haarpinsel an der Flügelwurzel schwarz ausgefüllt.

*A. Weisse Fläche des Vorderflügels, wenn auf der Oberseite sichtbar, wagerecht zum Hinterrande.*

13. *Taenaris tainia* Fruhstorfer.a. *Taenaris tainia tainia* Fruhstorfer.

*Taenaris tainia*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 22, p. 36 (1905).

*Taenaris tainia*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 36; 119 n. 2 (1905).

Deutsch-Neu-Guinea.

b. *Taenaris tainia annella* Stichel, nov. subsp. (1).

Nördl. Neu-Guinea.

14. *Taenaris wahnesi* Heller.a. *Taenaris wahnesi wahnesi* Heller.

*Taenaris wahnesi*, Heller in Ent. Nachr. Vol. 20, p. 372 (1894).

*Taenaris wahnesi*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 81 (1897).

*Taenaris wahnesi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 124, t. 2 (larva) (1905).

*Taenaris wahnesi wahnesi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 119 (1905).

α. Forma **gemmata** Stichel **nov. forma** (2).β. Forma **candida** Fruhstorfer.

*Taenaris wahnesi ab. candida*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 138 (1904).

*Taenaris wahnesi ab. candida*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 64; 119 n. 3 (1905).

γ. Forma ♀ **tainides** Fruhstorfer (nom. vix conserv.).

*Taenaris wahnesi* ♀ *ab. tainides*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 138 (1904).

*Taenaris wahnesi* ♀ *ab. tainides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 65; 119 n. 3 (1905).

δ. Forma **hadina** Fruhstorfer.

*Taenaris wahnesi ab. hadina*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 139 (1904).

*Taenaris wahnesi ab. hadina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 65; 119 n. 3 (1905).

Deutsch-Neu-Guinea.

b. *Taenaris wahnesi pelagia* Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Taenaris wahnesi pelagia*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 118 (1904); Soc. Ent. Vol. 19, p. 138 (1905).

*Taenaris wahnesi pelagia*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 66; 119 n. 3 (1905).

Humboldt-Bai.

c. *Taenaris wahnesi ansuna* Fruhstorfer.

*Taenaris wahnesi ansuna*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 118 (1904); Soc. Ent. Vol. 19, p. 138 (1905).

*Taenaris wahnesi ansuna*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 66, p. 119 n. 3 (1905).

α. Forma **rafaela** Fruhstorfer.

*Taenaris rafaela (ansuna ab. ?)*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 138 (1905).

(1) *T. tainia annella*.— Alis anticis fusciscentibus, in margine anali albescentibus; posticis albidis, apice margineque distali late fuscis, ocello costali, altero anali translucentibus. In hoc pupilla minima nigro-caerulea indistincta, circulo fulvo circumfusa; margine anali fusco, macula valida oblonga brunnea subanali, parte distali comosa, pallide fulvida; subtus posticis in disco albis, late fusco-circumcinctis, ocellis duobus parvis. — *T. tainia* Fruhst. hat vermöge der gedrunghenen Form des Vorderflügels vermutlich Artrechte. Vorliegende Unterart (?) ist kleiner als die Stammform. Vorderflügel fahl rauchbraun, am Hinterrande, bis zur Submediana, namentlich hinter deren Krümmung nach vorn, weisslich. Hinterflügel breit dunkelbraun gesäumt, ausgedehnter wie bei der typischen Unterart, namentlich vorn, mit reichlicher, fahl ockergelber Behaarung im Submedianzwischenraum. Der Kern des hinteren Augenfleckes der Unterseite schlägt bei dem vorliegenden Stück ringartig nach oben durch. Beide Ozellen der Unterseite wie bei *T. tainia tainia* auffallend klein, der schwarze Fond mit schön blauem Halbmonde vor dem weissen Kern. Vorderflügelänge 45 mm., — 1 ♂, coll. Ch. Oberthür, Nordküste von Neu-Guinea, zwischen Geelvink- und Humboldt-Bai (W. Doherty leg.).

(2) *T. wahnesi wahnesi* forma *gemmata*. — Differt a forma principali alis posticis subtus triocellatis. — Wie die Hauptform, auf der Unterseite des Hinterflügels aber ein dritter Augenfleck zwischen den beiden Ozellen normaler Stücke. 1 ♂, coll. Thiele, Berlin. Deutsch Neu-Guinea.

*Taenaris ab. ansuna rafaela*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 66 (1905).  
*Taenaris wahnesi ansuna ab. rafaela*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 24, p. 119 n. 3 (1905).  
 Jobi (Ansus) in der Geelvink-Bai.

d. **Taenaris wahnesi merana** Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Taenaris merana*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 118 (1904); Soc. Ent. Vol. 19, p. 138 (1905).  
*Taenaris wahnesi merana*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 66; p. 119 n. 3 (1905).  
 Süd-West-Neu-Guinea: Kaju-mera-Bai, Sekar.

e. **Taenaris wahnesi senaria** Stichel, nov. subspec. (1). — Taf. 6, Fig. 16, ♂.

Salawatti.

15. **Taenaris rothschildi** Grose Smith (spec. dubia).

*Taenaris rothschildi*, Grose Smith in Novit. Zool. Vol. 1, p. 358 (1894).  
*Taenaris rothschildi*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 2, t. Tenar. 2 f. 1-3 (1894).  
*Taenaris rothschildi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 119, n° 4 (1905).  
*Taenaris dimona ab.* Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 109 (1894).  
 Nord-Küste von Neu-Guinea: Humboldt-Bai, Finschhafen.

16. **Taenaris diopttrica** Snellen van Vollenhoven.

a. **Taenaris diopttrica diopttrica** Snellen van Vollenhoven.

*Drusilla diopttrica*, Snellen van Vollenhoven in Tijdschr. v. Ent. Vol. 3, p. 38, t. 2 f. 2, 3 (1860).  
*Taenaris diopttrica*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Taenaris artemis ab. diopttrica*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 197 (1887).  
*Taenaris diopttrica*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 59 (1905).  
*Taenaris diopttrica diopttrica*, Fruhstorfer, ibidem, p. 119, n° 1 (1905).

α. **Forma licinia** Fruhstorfer.

*Taenaris hyperbolus licinia*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 118 (1904).  
*Taenaris diopttrica* forma *licinia*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 59; p. 119, n° 1 (1905).  
 Nord-West-Neu-Guinea: Sorrong, Dorey-Bai.

b. **Taenaris diopttrica timesias** Kirsch (2).

*Drusilla timesias*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 121 (1877).  
*Taenaris artemis ab. timesias*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 197 (1887).  
*Taenaris timesias*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 67 (1905).  
*Taenaris timesias timesias*, Fruhstorfer ibidem, Vol. 24, p. 119 (1905).

α. **Forma aesculapus** Staudinger.

*Taenaris hyperbolus* var. (*ab?*) *aesculapus* Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192; 196 (1887).  
*Taenaris diopttrica ab. aesculapus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 61; 119, n° 1 (1905).  
 Nord-West-Neu-Guinea: Geelvink-Bai, Jobi (Ansus).

c. **Taenaris diopttrica onesimides** Fruhstorfer.

*Taenaris hyperbolus onesimides*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 118 (1904).  
*Taenaris diopttrica onesimides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 60; 119 n° 1 (1905).  
 Süd-West-Neu-Guinea: Kapaur.

d. **Taenaris diopttrica onesimus** (forma dubia) (3).

*Taenaris onesimus*, Butler in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 468 (1877).  
*Taenaris diopttrica (?) onesimus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 64; 119 n° 1 (1905).  
 Neu-Guinea (? Britisch).

(1) *T. wahnesi senaria*. — Alis anticis supra albis, margine costali apiceque anguste, margine anali late fuscis; posticis fuscis, disco, parte distali albidis, flavescenti comosis, margine anali fusco oculo anali magno subopaco; subtus albis, basi, margine costali et distali anguste fuscis, ocellis tribus, exterioribus magnis, interiore minore. — Vorderflügel oben am Vorderrande und am Apex schmal, am Hinterrande, bis zum mittleren Medianast breit rauchgrau, sonst weiss. Hinterflügel vorherrschend rauchbraun, nur ein ungewisser Streif vor der Mediana und der Submedianzwischenraum weisslich. In letzterem lange fahl-ockergelbe Behaarung; nahe dem Rande ein etwas getrübbtes Analauge, innen schwarz, mit bläulichweissem Kern, schmutzig ockerfarben umringt. Unterseite vorherrschend weiss, die bräunliche Bestäubung am Hinterrande des Vorderflügels verschmälert, Berandung des Hinterflügels nur am Hinterrande, der Basis und von da bis etwa zur Mitte des Distalrandes, überall schmal, erhalten, dann nur die Fransen verdunkelt. Costal- und Analauge gross und vollkommen ausgebildet, letzteres völlig von Weiss umgeben, vorn mit der Andeutung eines kleinen Nebenauges. Vor dem vorderen Medianast ein dritter, kleinerer aber ebenfalls vollkommen ausgebildeter Augenfleck, ein Merkmal, welches, wie in analogen Fällen, individueller Natur sein kann. Vorderflügelänge 49 mm. — 1 ♂ coll. Fruhstorfer, Salawatti.

(2) Nach dem vorliegenden Original aus dem Dresdener Zoolog. Museum erscheint es unzulässig, *T. timesias* als eigene Art zu behandeln und noch weniger statthaft, die Form in unmittelbare Verwandtschaft mit *T. cyclops* (Seite 50) zu stellen, wie es von Fruhstorfer geschehen ist.

(3) Der Typus dieser Form, um deren Identifizierung sich H. Fruhstorfer bemüht hat, fehlt nach einer Mitteilung desselben am Brit. Museum. Aus der Beschreibung ist nur ein unsicherer Schluss auf die Zugehörigkeit zu ziehen erlaubt. Der Gleichmässigkeit wegen wird die Wahl Fruhstorfers, der sich für die Anreihung an *T. diopttrica* entschied, angenommen, obgleich dies bedenklich erscheint. In die engere Wahl für die Identifizierung würde nach der Beschreibung (♀) noch in Frage kommen: *T. myops mailua* und *T. m. kirschi*.



e. **Taenaris dioptrica wattina** Fruhstorfer.

*Taenaris dioptrica wattina*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 119 (1904).

*Taenaris dioptrica wattina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 60; p. 119 n<sup>o</sup> 1 (1905).  
Salawatti.

f. **Taenaris dioptrica amitaba** Fruhstorfer.

*Taenaris hyperbolus amitaba*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben, Vol. 18, p. 118 (1904).

*Taenaris dioptrica amitaba*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 60; p. 119, n<sup>o</sup> 1 (1905).

? *Taenaris dioptrica*, Capronnier in Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 30, p. 6 (1886).

*Taenaris hyperbolus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 196 (1887).

Waigeu.

17. **Taenaris cyclops** Staudinger.

*Taenaris cyclops*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 367 (1893).

*Taenaris cyclops*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 81 (1897).

*Taenaris timesias cyclops*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 68; p. 119 n<sup>o</sup> 7 (1905).

α. Forma **agasta** Stichel, **nov. form.** (1). — **Taf. 6, Fig. 17, ♂**.

β. Forma **agapetha** Fruhstorfer.

*Taenaris timesias agapethus*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 138 (1905).

*Taenaris timesias agapethus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 67 (1905).

*Taenaris timesias* forma *agapethus*, Fruhstorfer ibidem, Vol. 24, p. 119 (1905).

γ. Forma **ferdinandi** Fruhstorfer.

*Taenaris dioptrica ferdinandi*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 138 (1905).

*Taenaris cyclops* ab. *ferdinandi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 70 (1905).

*Taenaris timesias cyclops* ab. *ferdinandi*, Fruhstorfer ibidem, Vol. 24, p. 119 (1905).

Deutsch-Neu-Guinea.

18. **Taenaris chionides** Godman u. Salvin.a. **Taenaris chionides chionides** Godman u. Salvin.

*Taenaris chionides*, Godman u. Salvin in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 611 (1880).

*Taenaris chionides*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 198 (1887).

*Taenaris chionides chionides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 119 n<sup>o</sup> 8 (1905).

Britisch-Neu-Guinea.

α. Forma **aroana** Fruhstorfer.

*Taenaris kubaryi aroana*, Fruhstorfer in Ins. Börse, Vol. 18, p. 373 (1901); Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 14, p. 330; Berl. Ent. Zeit. Vol. 47, S. B. p. (20) (1902).

*Taenaris chionides aroana*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120 n<sup>o</sup> 8 (1905).

Britisch-Neu-Guinea; Aroa-Fluss.

b. **Taenaris chionides kubaryi**, Staudinger.

*Taenaris kubaryi*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris). Vol. 6, p. 365, t. 7, f. 2 (1893); Vol. 7, p. 114 (1894).

*Taenaris kubaryi*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 80 (1897).

*Taenaris chionides kubaryi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 120 n<sup>o</sup> 8 (1905).

α. Forma **ambigua** Stichel, **nov. forma** (2).

Deutsch-Neu-Guinea.

b. Die weisse Zone des Vorderflügels liegt schräg vom Vorder- zum Distalrande.

19. **Taenaris myops** Felder.a. **Taenaris myops myops** Felder.

*Drusilla myops*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 4, p. 109, t. 1, f. 1 (1860).

*Taenaris myops*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).

(1) *T. cyclops* forma *agasta*. — Alis supra paulo saturatius grisescentibus, posticis subtus biocellatis. — Farbton des Vorderflügels und Besäumung des Hinterflügels oberseits etwas satter grau als bei der Hauptform; Vorderflügel leicht gelblich getönt Hinterflügelunterseite mit je 2 Augenflecken. — 1 ♂ coll. C. Ribbe, Dresden. Deutsch Neu-Guinea.

(2) *T. chionides kubaryi* forma *ambigua*. — Differt a forma principali alis posticis subtus biocellatis. — Hinterflügel unterseits mit 2 vollkommen ausgebildeten Augenflecken, deren hinterer der Hauptform fehlt. Sonst mit dieser übereinstimmend. — 1 ♂ coll. G. Weymer, Elberfeld; vergl. auch Hagen l. c. 1897. — Es kommen asymmetrische Bildungen vor dergestalt, dass die eine Hinterflügelunterseite zwei, die andere nur ein Auge (subcostal) trägt; ferner gibt es neben der Hauptform Exemplare, bei denen, entsprechend der Forma *aroana* der vorigen Unterart, das Hinterrandfeld des Vorderflügels mehr oder weniger grau verdunkelt ist.

- Drusilla selene* + *D. catops*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (1877).  
*Tenaris artemis* ab. (var. ?) *myops*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 197 (1887).  
*Tenaris myops*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 61 (1905).  
*Tenaris myops myops*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 24, p. 119 n° 5 (1905).

Arru- Inseln.

b. **Tenaris myops fergussonia** Fruhstorfer.

- Tenaris myops fergussonia*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben. Vol. 18, p. 119 (1904).  
*Tenaris myops fergussonia*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 62, 119 n° 5, t. 2 (als *T. fergussonia*) (1905).  
*Drusilla myops*, Godman u. Salvin in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 645 (1878).

D'Entrecasteaux Inseln (Fergusson).

2. Forma **miscus** Fruhstorfer.

- Tenaris myops miscus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 62, 119 n° 5 (1905).

Normanby-Insel (Süd-Ost-Neu-Guinea).

c. **Tenaris myops mailua** Grose Smith.

- Tenaris mailua*, Grose Smith in Novit. Zool. Vol. 4, p. 313 (1897).  
*Tenaris mailua*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Tenar. t. 5 f. 12 (1898).  
*Tenaris mailua mailua* Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 119 n° 6 (1905).  
*Tenaris eichhorni* Staudinger M. S.

2. Forma **verbeeki** Fruhstorfer.

- Tenaris verbeeki*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).  
*Tenaris kirschi* forma *verbeeki*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 63, f. 1 (als *T. verbeeki*) (1905).  
*Tenaris myops verbeeki*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 119 n° 5 (1905).

Britisch-Neu-Guinea : Milne-Bai.

d. **Tenaris myops kirschi** Staudinger.

- Tenaris kirschi*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 199 (1887).  
 ? *Tenaris kirschi*, Kirby in Ann. Nat. Hist. (6), Vol. 3, p. 160 (1889).  
*Tenaris myops kirschi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 63, 119 n° 5 (1905).

Britisch-Neu-Guinea : Port Moresby.

e. **Tenaris myops rosseli** Fruhstorfer.

- Tenaris mailua rosseli*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 65, 119 n° 6 (1905).

Rossel-Insel im Luisiade Archipel.

f. **Tenaris myops praxedes** Fruhstorfer.

- Tenaris myops praxedes*, Fruhstorfer in Ent. Zeit. Guben. Vol. 18, p. 119 (1904).  
*Tenaris myops praxedes*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 62, 119 n° 5 (1905).

Insel Salawatti (Nord-West-Neu-Guinea).

## Cohors 6. ARTEMIDIFORMES

Vorderflügel oberseits grau oder grau und weiss, Analauge des Hinterflügels oben, wenn vorhanden, in der Regel nur unvollkommen durchschlagend. Nahe dem Hinterwinkel beim ♂ kein klecksartiger Fleck unter dem Haarkamm, Duftpfanne an der Flügelwurzel mit gelblichem Staub ausgefüllt.

20. **Tenaris hyperbola** Kirsch (1).

- Drusilla hyperbolus*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 122 (1877).  
*Tenaris diopttrica hyperbolus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 61, 119 n° 1 (1905).

2. Forma **automola** Kirsch.

- Drusilla automolus*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden Vol. 1, p. 122 (1877).  
*Tenaris hyperbolus* ab. *automolus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 196 (1887).  
*Tenaris diopttrica automolus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 61, 119 n° 1 (1905).

Nord-West-Neu-Guinea : Geelvink-Bai (Rubi, Mum, Jobi).

1) *T. hyperbola* (*hyperbolus*, Kirsch) und die leicht abändernde Forma *automola* gehören ausweislich der aus dem Dresdener Zool. Museum vorliegenden Originale vermöge der charakteristischen Duftorgane des Hinterflügels nicht in die Verwandtschaft von *T. diopttrica*, wohin sie von Fruhstorfer verwiesen sind, sondern in die Artemis-Reihe.

21. **Taenaris artemis** Snellen van Vollenhoven (1).a. **Taenaris artemis artemis** Snellen van Vollenhoven.

- Drusilla artemis*, Snellen van Vollenhoven in Tijdschr. Ent. Vol. 3, p. 37, t. 1 f. 1, 2 (1860).  
*Tenaris artemis*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Drusilla artemis*, Ch. Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 15, p. 510 (part.) (1880).  
*Tenaris artemis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 196 (part.) (1887).  
*Drusilla selene* var. *artemis* + *Drusilla catops*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 120 (1877).  
*Taenaris artemis artemis*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121, n° 19 (1905).  
*Tenaris artemis zenada*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389 (1904).  
*Taenaris artemis zenada*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 76 (1905).

West-Neu-Guinea : Sorrong, Kapaur.

α. Forma **eleusina** Fruhstorfer.

- Tenaris artemis eleusina*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389 (1904).  
*Taenaris artemis ab. eleusina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 76 (1905).  
*Taenaris artemis artemis ab. eleusina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121 n° 19 (1905).

Sorrong.

b. **Taenaris artemis myopina** Fruhstorfer. — Taf. 6, Fig. 18, ♂

- Tenaris artemis myopina*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389 (1904).  
*Taenaris artemis myopina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 74, 120 n° 19 (1905).  
*Tenaris artemis*, Ribbe in Corr. Bl. Iris Vol. 1, p. 82 (1886).  
*Tenaris artemis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 196 (1887).

Arru-Inseln.

c. **Taenaris artemis ziada** Fruhstorfer (subsp. dubia).

- Tenaris artemis ziada*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389 (♀) (1904).  
*Taenaris artemis ziada*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 76, 121 n° 19 (1905).

Mysole.

d. **Taenaris artemis gisela** Fruhstorfer.

- Tenaris artemis gisela*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389, t. 1 (als *T. gisela*) (1904).  
*Taenaris artemis gisela*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 74, 121 n° 19 (1905).  
*Tenaris artemis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 196 (part.) (1887).

α. Forma **timesides** Fruhstorfer.

- Taenaris artemis timesides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 74 (1905).  
*Taenaris artemis gisela ab. timesides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 121 n° 19 (1905).

Waigeu.

e. **Taenaris artemis humboldti** Fruhstorfer (nom. vix conserv.)

- Tenaris artemis humboldti*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389 (1904).  
*Taenaris artemis humboldti*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 77; 121 n° 19 (1905).  
 ? *Drusilla myops* (*selene* var.) Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden Vol. 1, p. 122 (1877).  
 ? *Tenaris staudingeri ab. nigricans*, Grose Smith in Novit. Zool. Vol. 1, p. 584 (nom. nud.) (1894).

Nord-West-Neu-Guinea: Geelvink-Humboldtbai.

α. Forma **blandina** Fruhstorfer.

- Tenaris artemis blandina*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389 (1904).  
*Taenaris artemis blandina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 77, 121 n° 19 (1904).

Insel Jobi, neben der Hauptform.

f. **Taenaris artemis celsa** Fruhstorfer (subsp. dubia).

- Tenaris artemis celsa*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389 (1904).  
*Taenaris artemis celsa*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 75, 121 n. 19 (1905).  
 ? *Drusilla artemis*, Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 15, p. 510 (part.) (1880).  
 ? *Tenaris artemis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 196 (part.) (1887).

Salawatti (?).

(1) Bezüglich der Aufteilung der Collectiv-Species *T. artemis* gilt sinngemäss das bei *T. catops* (p. 46) und *T. phorcas* (p. 43) Gesagte. Hier ist die Variationsfähigkeit eher noch grösser, die Trennungcharaktere der einzelnen, als Unterarten aufgestellten Formen mitunter so unzureichend und so unbeständig, dass die Diagnosen den Tatsachen oft wenig oder garnicht entsprechen. Es konnte daher nicht als zweckmässig und zulässig erachtet werden, die volle Reihe der benannten Subspecies als solche einzuführen. Eine Existenzberechtigung war vielmehr nur da anzuerkennen, wo die Erkennungsmerkmale wesentlich genug erschienen, um mit ihrer Hilfe in einer analytischen Uebersicht die Form als Gesamtheit einer Unterart richtig oder annähernd richtig erkennen zu können; aber selbst hierbei müssen der Anschauung und Urteilsfähigkeit des einzelnen noch die weitesten Grenzen gezogen werden, und das Resultat der Bestimmung nach solchem Schlüssel wird ohne Zuhilfenahme von Ortsangaben noch häufig ein unbefriedigendes bleiben.

g. **Taenaris artemis staudingeri** Honrath.

*Taenaris staudingeri*, Honrath in Berl. Ent. Zeit. Vol. 33, p. 163, t. 2 f. 2 (♀) (1889).

*Taenaris staudingeri*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 80 (1897).

*Taenaris staudingeri*, Rebel in Term. Füz. Vol. 21, p. 374 (1898).

*Taenaris artemis staudingeri*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 78, 122 n. 19 (1905).

Nord-Küste von Neu-Guinea : Humboldt- bis Astrolabe-Bai und östlich davon, Luisiaden.

α. Forma **nigricans** Hagen.

*Taenaris staudingeri* var. *nigricans* (Staudinger M. S.), Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 80 (1897).

*Taenaris artemis staudingeri* ab. *infumata*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 78, 122 n. 19 (1905).

Astrolabe-Bai.

β. Forma **artemides** Fruhstorfer.

*Taenaris staudingeri* ab. *artemides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 79, 122 (1905).

Deutsch-Neu-Guinea.

γ. Forma **eos** Heller.

*Taenaris staudingeri* ab. *eos*, Heller in Ent. Nachr. Vol. 20, p. 375 (1894).

*Taenaris artemis staudingeri* ab. *eos*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 78, 122 n. 19 (1905).

Astrolabe-Bai.

δ. Forma **limbata** Fruhstorfer (nom. vix conserv.).

*Taenaris artemis staudingeri* ab. *limbatus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 78, 122 n. 19 (1905).

Astrolabe-Bai : Finschhafen.

ε. Forma **albicans** Hagen.

*Taenaris staudingeri* var. *albicans*, Hagen (Staudinger M. S.) in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 80 (1897)

*Taenaris artemis staudingeri* ab. *albicans*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 (1905).

Deutsch-Neu-Guinea.

ζ. Forma **barbata** Kirby.

*Taenaris barbata*, Kirby in Ann. Nat. Hist. (6), Vol. 3, p. 161 (1889).

*Taenaris barbata*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 2, Tenar. t. 1, f. 1, 2 (1894).

*Taenaris artemis affinis* ab. *barbata*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 n. 19 (1905).

*Taenaris staudingeri* ab. *simouetta* (♂), Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 80 (1905).

Astrolabe-Bai, Luisiaden (Rossel-Insel).

η. Forma **monops** Fruhstorfer.

*Taenaris artemis staudingeri* ab. *monops*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 79, 122 n. 19 (1905).

Astrolabe-Bai.

θ. Forma **opulenta** Stichel **nov. form.** (1).

Astrolabe-Bai.

h. **Taenaris artemis jamesi** Butler (subsp. dubia) (2).

*Taenaris jamesi*, Butler in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 767, t. 77 f. 4 (♀) (1876).

*Taenaris jamesi*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 198 (1887).

*Taenaris artemis jamesi*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 77, 121 n. 19 (1905).

Süd-Ost-Neu-Guinea : Yule-Insel.

i. **Taenaris artemis sticheli** Fruhstorfer.

*Taenaris sticheli*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 18, p. 373 (1901); Berl. Ent. Zeit. Vol. 47 S B. p. (20) (1902).

*Taenaris sticheli*, Fruhstorfer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 14, p. 330 (1902).

*Taenaris sticheli*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, t. 1 (1905).

*Taenaris artemis sticheli*, Fruhstorfer, ibidem, Vol. 24, p. 121 n. 19 (1905).

Britisch-Neu-Guinea.

(1) *T. artemis staudingeri* forma *opulenta*. — Alis posticis subtus ocello anali duplicato. — Im Gegensatz zu der « einäugigen » Aberration *monops* eine Form mit 3 Augen auf der Unterseite des Hinterflügels. Die Analzelle hat sich verdoppelt und es liegen zwei blau überstäubte, schwarze, weiss gekernter Augen in gemeinschaftlicher gelber Umrandung hinter der Zelle. Vereinzelt Stücke führen auch zwischen dem vorderen, einfachen und dem hinteren Doppelauge im vorderen Medianzwischenraum eine weitere kleinere Ozele. Die Verdoppelung des hinteren Augenfleckes kann sowohl nach vorn als auch nach hinten stattfinden; das Nebenaug liegt also entweder im Submedian- oder im mittleren Medianzwischenraum. Typus : 1 ♂ in coll. Stichel, Deutsch-Neu-Guinea (Astrolabe-Bai) mit Verdoppelung in der Richtung nach hinten, Nebenaug im Submedianzwischenraum.

(2) Die Unterschiede zwischen den Subspecies *T. a. staudingeri* u. *T. a. jamesi* sind so unbedeutend (conf. auch Fruhstorfer l. c. p. 77), dass die Möglichkeit der Synonymie nahe liegt. Wenn sich die Vermutung bestätigt — es kann dies bislang wegen Mangel an Material von der angeblichen Heimat der letzteren Form nicht entschieden werden — muss *T. a. staudingeri* der eher benannten Form *jamesi* weichen.

j. **Taenaris artemis affinis** Kirby.

- Tenaris affinis*, Kirby in Ann. Nat. Hist. (6), Vol. 3, p. 162 (1889).  
*Tenaris affinis*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 2 Tenar. t. 1 f. 3, 4 (1894).  
*Taenaris artemis affinis*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 n. 19 (1905).  
*Taenaris artemis tineutus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 80, 122 n. 19 (1905).

α. Forma **electra** Fruhstorfer.

- Tenaris artemis electra*, Fruhstorfer in Ins. Börse Vol. 21, p. 389 (1904).  
*Taenaris artemis electra*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 75 : p. 121 n. 19 t. 1 (als *T. electra*) (1905).  
 Luisiade Archipel : Rossel ; Fergusson-Inseln, Woodlark.

k. **Taenaris artemis melanops** Grose Smith (an spec. bona?).

- Tenaris melanops*, Grose Smith in Ann. Hist. (6), Vol. 19, p. 177 (♀) (1897).  
*Tenaris melanops*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 3, Ten. t. 5 f. 3, 4 (1898).  
*Taenaris artemis*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 (1905).  
 Süd-Ost-Neu-Guinea.

## Cohors 7. BIOCULATIFORMES

Analozelle des Hinterflügels unten mit vollkommen ausgebildetem blauem Ring oder mit reichlicher blauer Bestäubung in der schwarzen Scheibe, oben — wenn vorhanden — vorwiegend blau. N<sup>o</sup> 22 und 26 beim ♂ mit filzartiger Behaarung längs der Costalis.

22. **Taenaris gorgo** Kirsch.a. **Taenaris gorgo gorgo** Kirsch.

- Drusilla gorgo* (*T. catops* var.), Kirsch in Mitt. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 121 (1877).  
*Tenaris gorgo*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 197 (part.) (1887).  
*Taenaris gorgo gorgo*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 87, 122, n. 23 (1905).  
 Westliches Neu-Guinea : Kaju-mera-Bai (Südküste), Sorrong, Geelvink-Bai (Nordküste).

α. Forma ♀ **mera** Fruhstorfer.

- Taenaris gorgo mera*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 88, 122 n. 23 (1905).  
 Kaju-mera-Bai.

b. **Taenaris gorgo danalis** Fruhstorfer (subsp. dubia).

- Tenaris gorgo danalis*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).  
*Tenaris gorgo danalis*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 88, 122 n. 23, t. 2 (als *T. danalis*) (1905).  
*Tenaris gorgo*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 192, 197 (part.) (1887).  
 Insel Waigeu.

c. **Taenaris gorgo gorgophone** Fruhstorfer.

- Tenaris gorgo gorgophone*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).  
*Taenaris gorgo gorgophone*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 87, 122 n. 23 (1905).  
*Tenaris gorgo*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 2, Tenar. t. 3 f. 1, 2 (1895).  
*Tenaris gorgo*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 81 (Biol.) (1897).  
*Tenaris gorgo*, Rebel in Term. Füz. Vol. 21, p. 374, t. 18 f. 12 (♀) (1898).  
 Humboldt-Bai, Astrolabe-Bai.

23. **Taenaris microps** Grose Smith.

- Tenaris microps*, Grose Smith in Novit. Zool. Vol. 1, p. 358 (1894).  
*Tenaris microps*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Tenar. t. 2 f. 4, 5 (1894).  
*Taenaris microps*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 n. 24 (1905).  
 Holländ.-Neu-Guinea (Humboldt-Bai).

24. **Taenaris dimona** Hewitson.a. **Taenaris dimona dimona** Hewitson.

- Drusilla dimona*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3 t. Drusilla & Hyant. f. 3, 4 (1862).  
*Tenaris dimona*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Tenaris dimona*, Ribbe in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 83 (1886).

*Tenaris dimona*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 201 (1887).  
*Tenaris dimona dimona*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 82, 123 n. 25 (1905).

Arru-Inseln.

**b. *Tenaris dimona desdemona* Staudinger (1).**

*Tenaris dimona* var. *desdemona* (part.) + *T. dimona* (part.), Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 201 (1887).

*Tenaris dimona* var. *desdemona* (part.) + *T. dimona* (part.), Ribbe in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 2, p. 143 (1889).

*Tenaris dimona desdemona*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 82, 123 n. 25 (1905).

Ceram.

**c. *Tenaris dimona offaka* Fruhstorfer.**

*Tenaris dimona offaka*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 82, 123 n. 25 (1905).

*Tenaris dimona*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 201 (part.) (1887).

Waigeu.

**d. *Tenaris dimona sorronga* Fruhstorfer (subsp. dubia).**

*Tenaris dimona sorronga*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 81, 122 n. 25 (1905).

West-Neu-Guinea: Sorrong.

**e. *Tenaris dimona kapaura* Fruhstorfer.**

*Tenaris dimona kapaura*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).

*Tenaris dimona kapaura*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 81, 122 n. 25 (1905).

Süd-West-Neu-Guinea: Kapaur.

**f. *Tenaris dimona dimonata* Stichel, nov. subsp. (2).**

Salawatti.

**g. *Tenaris dimona dinora* Grose Smith u. Kirby (1).**

*Tenaris dinora*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 2, Tenar. t. 4 f. 3, 4 (♀) (1896).

*Tenaris dimona dinora*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 83, 122 n. 25 (1905).

*Drusilla dimona*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 122 (1877).

*Tenaris dimona* var. *desdemona*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 201 (part.) (1887).

*Tenaris dimona* + *T. dimona* var., Grose Smith in Novit. Zool. Vol. 1, p. 360 (1894).

**2. Forma *trita* Stichel, nov. form. (1).**

Nordküste von Neu-Guinea: Humboldt-Bai; Geelvink-Bai?

**h. *Tenaris dimona areia* Fruhstorfer (nom. vix conserv.).**

*Tenaris dimona areia*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 19, p. 129 (1904).

*Tenaris dimona areia*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 82, 123 n. 25, t. 2 (als *T. areia*) (1905).

*Tenaris dimona* + *T. d. ab. dinora*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 81 (1897).

*Tenaris dimona*, Rebel in Term. Füz. Vol. 21, p. 374 (1898).

Deutsch-Neu-Guinea: Astrolabe-Bai.

**25. *Tenaris dina* Staudinger.**

*Tenaris dina*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Vol. 7, p. 112 (♀), 357 (♂) (1894).

*Tenaris dina*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 2, Tenar. t. 4 f. 1, 2 (♂) (1896).

*Tenaris dina*, Hagen in Jahrb. Nassau. Ver. Nat. Vol. 50, p. 81 (1897).

*Tenaris dina*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 123 (1905).

Deutsch-Neu-Guinea.

(1) *T. dimona desdemona* ist als Varietät und *T. d. dinora* als Art nach der Verminderung oder Vermehrung der Augenflecke der Hinterflügelunterseite aufgestellt. Die Augenbildung schwankt allgemein derart, dass sie auch hier als Hilfsmittel zur Aufstellung von Unterarten gar keine oder nur nebensächliche Bedeutung hat. Da aber eine allgemeine lokalisierte Entwicklungsveränderung der Gesamtheit der Individuen, zu welcher diese Formen zu rechnen sind, nicht verkannt werden kann, überträgt sich der Name auf diese Gesamtheit als geographische Subspecies, ungeachtet dessen, dass beispielsweise bei *T. dimona dinora* die Vermehrung der Ozellenzahl über drei, wie sie das Original aufweist, zu den Ausnahmen gehört. Die gewöhnliche Form dieser Unterart mag deshalb als forma *trita* gekennzeichnet werden.

(2) *T. dimona dimonata*. — Alis anticis ut in subsp. typ.; posticis albis apice grisescente, oculo caerulescente uno anali in plaga lata aterrima, subtus ocellis binis, fusco-circumcinctis, cohaerentibus; basi, apice, margine distali et anali fuscis. — Vorderflügel wie *T. dimona dimona*, aber Apex des Hinterflügels nur schwach grau überstäubt, Analocelle beim Original einfach, die vordere Ozelle nur als Punkt angedeutet. Auge und Punkt in einem tief-schwarzen rundlichen Analfeld, welches sich sehr auffällig von der vorderen Distalrandbestäubung abhebt. Hinterflügelunterseite weisslich, Umrandung der Costal- und Analocelle zusammengefloßen aber distal zwischen dieser Verschmelzung und der Saumbestäubung noch eine breit dreieckige Aufhellung. Vorderflügelänge 30 mm., Typus 1 ♂ in coll. Oberthür, Salawatti.

26. **Taenaris bioculata** Guérin-Méneville (1).a. **Taenaris bioculata bioculata** Guérin-Méneville.

- Morpho bioculatus*, Guérin-Méneville in Duperrey, Voy. Coquille, Ins. t. 17 f. 1 (1830).  
*Drusilla bioculatus*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3, t. Drusilla & Hyant. f. 1, 2 (1862).  
*Tenaris bioculatus*, Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865).  
*Tenaris bioculatus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 201, t. 64 (♀) (1887).  
*Taenaris bioculatus bioculatus*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 89, 123 n° 27 (1905).  
*Hyades indra*, Boisduval Voy. Astrolabe, Lep. p. 158 (1832).  
*Hyades indra*, Guérin-Méneville in Duperrey, Voy. Coquille, Ins. Vol. 2 (2), p. 282 (nach 1832).  
 Waigeu (1).

b. **Taenaris bioculata pallida** Fruhstorfer.

- Taenaris bioculatus pallida*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 89, 123 n. 27 (1905).  
 West-Neu-Guinea : Sorrong, Kaju-mera-Bai.

c. **Taenaris bioculata charonides** Staudinger.

- Tenaris bioculatus var. charonides*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 110 (1894).  
*Tenaris bioculatus charonides*, Rebel in Term. Füz. Vol. 21, p. 374, t. 11 f. 11 (♀) (1898).  
*Taenaris bioculatus charonides*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 89, 123 n° 27 (1905).  
*Drusilla bioculata*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 123 (1877).  
*Drusilla bioculatus*, Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 15, p. 508 (1880).  
*Tenaris bioculatus var. charon*, Hagen in Jahrb. Nassau Ver. Nat. Vol. 50, p. 81 (1897).  
 Nordküste von Neu-Guinea : Geelvink-, Humboldt-, Astrolabe-Bai.

d. **Taenaris bioculata charon** Staudinger.

- Tenaris bioculatus var. charon*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 193, 201 (1887).  
*Tenaris bioculatus charon*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 89, 123 n° 27 (1905).  
 Süd-Ost-Neu-Guinea : Port Moresby.

## Sectio II. MELAINARINI.

Vorderflügel am Apex sichelartig ausgezogen. Palpen weiss, schwarz gesäumt mit schwarzer Spitze.

27. **Taenaris schönbergi** Fruhstorfer.a. **Taenaris schönbergi schönbergi** Fruhstorfer.

- Morphotenaris schönbergi*, Fruhstorfer in Ent. Nachr. Vol. 19, p. 317 (1893); Berl. Ent. Zeit. Vol. 39, p. 248, t. 17, f. 3 (♂) (1894).  
*Tenaris schönbergi*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 6, p. 363 (1893).  
*Tenaris falcata*, Staudinger, ibidem, Vol. 6, t. 7, f. 1 (♀) (1893).  
*Taenaris schönbergi schönbergi*, Fruhstorfer in Wien Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 n. 22 (1905).  
 Deutsch-Neu-Guinea.

b. **Taenaris schönbergi nivescens** Rothschild.

- Morphotenaris nivescens*, Rothschild in Novit. Zool. Vol. 3, p. 92 (1896).  
*Morphotenaris nivescens*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 3, t. Morphoten. & Hyant. f. 1 (1898).  
*Taenaris schönbergi nivescens*, Fruhstorfer in Wien. Ent. Zeit. Vol. 24, p. 122 (1905).  
 Britisch-Neu-Guinea.

(1) Trotzdem Guérin-Méneville im Text seiner Bearbeitung des entomologischen Teiles der « Voyage Coquille », l. c. p. 282, den auf der zugehörigen Tafel 17, f. 1 gewählten Namen *Morpho bioculatus* als Synonym zu *Hyades indra* Boisd. zieht, behält « *bioculatus* » Gültigkeit, weil die Tafel früher (1830) ausgegeben ist, als der Text und als Boisduvals Diagnose von *H. indra*. (Vergl. Vorwort zum Kapitel « Lepidoptères », p. 271-273 l. c.) Beide Autoren geben als Vaterland nur allgemein « la Nouvelle-Guinée » an. Die Abbildung Guérin-Méneilles (♀) passt gut auf Stücke von Waigeu. Die Identität dieser Form mit der Boisduvalschen Type kann nicht in Zweifel gezogen werden. Da nun in dem Vorwort zur « Faune Entomologique de l'Océan pacifique » nur Sammelberichte aus Offack (Waigeu) und Buru publiziert sind, die « Astrolabe » auf ihrer Reise also das Festland von Neu-Guinea gar nicht berührt zu haben scheint, zum wenigsten dort keine Schmetterlinge gesammelt worden sind, so erscheint die Folgerung gerechtfertigt, als Heimat der typischen Unterart die Insel Waigeu anzunehmen.

## 10. GENUS XANTHOTÆNIA, WESTWOOD

**Xanthotænia** (Subgen.). Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 187 (1858); **X.** (Gen.). Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 238 (1871); Distant, Rhop. Malay. p. 82 (1882); Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm.Ceyl. Vol. 1, p. 283 (1883); Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 104 (1886); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 145 (1887); Schatz (Staudinger u.), Exot. Schmett. Vol. 2, p. 188 (1889); Hagen in Tijdschr. Nederl. Aardr. Gen. (2), Vol. 7, p. 201 (1890); Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 216 (1895); Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 255 (1896); Shelford in Journ. Straits Branch Asiatic Soc. n° 41, p. 111 (1904); Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 185 (1905).

**Clerome**, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 341 (spec. : *C. busiris*) (1873).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf breit, von mässiger Grösse, Augen eiförmig gewölbt, nackt. Stirn kurz behaart, Palpen kurz und breit, dicht und glatt beschuppt und behaart, an der Innenseite spärlicher. Basalglied kurz, stark gekrümmt, Basalfleck klein, der Wurzel dicht anliegend, hellbraun chitiniert, die Kegelgebilde dicht, lang und gleichmässig; Mittelglied viel länger, aufwärts gerichtet, dorsal die Haare kammartig abstehend, am distalen Ende fast schopfartig; Endglied kurz und spitz, nach vorn geneigt, den Kopf nicht überragend. Antennen dünn, distal leicht spindelförmig verdickt, die einzelnen Segmente sehr scharf abgesetzt, an den Längsgraden der ventralen Seite fast Dornfortsätze bildend, in den Ventral-Rillen spärlich aber ziemlich gleichmässig verteilt feine Härchen und einzelne Borsten, der Schaft dorsal leicht beschuppt, auf den Basalgliedern etwas reichlicher. Vorderflügel im allgemeinen Umriss rechtwinklig dreieckig, Vorder- und Distalrand konvex gekrümmt. Apex und Hinterwinkel rechtwinklig, abgerundet. Hinterrand fast gerade. Costalis kurz, etwa von der Hälfte des Vorderandes. S C fünfästig, alle Aeste frei. S C 1 in kurzer Entfernung proximal vom Zellende, S C 2 etwa in der Mitte zwischen diesem und der Gabelung von S C 4 und 5 abzweigt, und S C 3 in der Mitte zwischen letzterer und S C 2 auslaufend, alle drei schräg in den Vorderrand mündend. Gabel von S C 4 und 5 kurz, ersterer läuft in den Apex, letzterer kurz hinter ihm in den Distalrand. Zelle kurz und breit, etwa von halber Länge des Fügels, distal schräg abgeschlossen. V D C sehr kurz, fast verkümmert, H D C mässig lang entwickelt, etwas in die Zelle einspringend gebogen, M D C doppelt so lang, flach S-förmig gekrümmt und schräg in den Bug von V M einlaufend. V R stärker, H R flach gekrümmt, im distalen Verlauf annähernd parallel. Die Medianäste normal, in gleichmässigem Abstände, S M dem Hinterrande folgend. — Hinterflügel eiförmig mit eckig vortretendem Apex. Vorderrand flach, Distalrand fast gerade, nur hinten konvex gekrümmt und in völliger Abrundung in den Hinterrand übergehend. Costalis proximal nach vorn gerichtet, alsdann in flacher Krümmung in den Vorderrand unweit des Apex auslaufend. S C gestreckt, nur bei Abzweigung der V D C leicht eingeknickt. V D C kurz, schräg gestellt, M D C als solche fehlt, sie geht in kurzer Krümmung in H R über, H D C fehlend. Zelle ziemlich breit, offen. Die Radiales fast parallel, V M nur flach gekrümmt, M M und H M leicht divergierend, S M gestreckt, H A etwas geschweift, sehr lang. ♂ mit einem kleinen Haarbüschel an der Submediana nahe dem Hinterwinkel.

Falter mittlerer Grösse, Oberseite braun mit gelber Schrägbinde auf dem Vorderflügel, Unterseite des Hinterflügels mit kleinen Augenflecken.

Schema des Flugelgeäders : Taf. 2, Fig. 10.



**Geographische Verbreitung der Arten.** — Die Formen der einzigen Art dieser Gattung bewohnen Hinter-Indien, die Malayische Halbinsel und einige Sunda-Inseln.

**1. *Xanthotaenia busiris* Westwood.**

**a. *Xanthotaenia busiris busiris* Westwood.**

- Clerome (Xanthotaenia) busiris*, Westwood in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 4, p. 187 (1858).  
*Xanthotaenia busiris*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 238 (1871).  
*Xanthotaenia busiris*, Distant, Rhop. Malay. p. 82, t. 5 f. 7 (1882).  
*Xanthotaenia busiris*, Marshall u. Nicéville, Butt. Ind. Burm. Ceyl. Vol. 1, p. 285, n. 272 (part.) fig. (1883).  
*Xanthotaenia busiris*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2 p. 216, t. 166 f. 1, 1a-c (1895).  
*Xanthotaenia busiris*, Nicéville u. Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal, Vol. 64 (2), p. 397 (1896).  
*Xanthotaenia busiris*, Bingham in Fauna Brit. Ind. Butt. Vol. 1, p. 185 (1905).  
 Malayische Halbinsel, Tenasserim, Sumatra; Java (an subspec.?)

**b. *Xanthotaenia busiris obscura* Butler.**

- Xanthotaenia obscura*, Butler in Ent. Monthly Mag. Vol. 20, p. 54 (1883).  
*Xanthotaenia obscura*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 145 (*busiris* forma?) (1887).  
*Xanthotaenia busiris* var. *obscura*, Moore, Lep. Ind. Vol. 2, p. 216 (1895).

Nias.

**c. *Xanthotaenia busiris burra* Stichel, nov. subsp. (1).**

- Xanthotaenia busiris*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 341 (1873).  
*Xanthotaenia busiris*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 111 (1904).  
 Borneo.

**d. *Xanthotaenia busiris polychroma* Hagen.**

- Xanthotaenia polychroma*, Hagen in Ent. Nachr. Vol. 29, p. 201 (1898).  
*Xanthotaenia polychroma*, Hagen in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 20, p. 331, t. 1 f. 5 (1902).  
 Mentawej-Inseln.

Zu der vorliegenden Arbeit habe ich mich wiederum der dankenswerten Unterstützung insbesondere der Herren Ch. Oberthür (Rennes), H. Fruhstorfer (Berlin), Dr. A. Seitz (Frankfurt a. M.), C. Ribbe (Dresden), und J. Röber (Dresden), durch Überlassung von Vergleichsmaterial zu erfreuen gehabt. Auch bin ich Herrn Professor Dr. Heller sehr verbunden, welcher mir in zuvorkommender Weise etliche schwer zu erkennende Originale aus dem Zoologischen Museum zu Dresden zugänglich machte.

Einen wesentlichen und zugleich den schwierigsten Teil der Arbeit stellt die Gruppierung und Analysierung der Arten und Formen der Gattung *Taenaris* dar. Hierbei war der Umstand von Bedeutung und Vorteil, dass die betreffenden Vorarbeiten mit der übersichtlichen Bearbeitung der *Taenaris*-Formen durch H. Fruhstorfer in Wien. ent. Zeit. Vol. 24 zeitlich zusammenfielen. Dies hatte einen lebhaften persönlichen wie schriftlichen Meinungsaustausch mit jenem eifrigen und kundigen Lepidopterologen zur Folge, wobei mancherlei Schwierigkeiten und Zweifel überwunden und aufgeklärt werden konnten. Zur Hilfe kam dabei, dass es einerseits dem genannten Autor vergönnt war, die grossen englischen Sammlungen zu studieren und die Typen von Snellen v. Vollenhoven u. a. zu identifizieren, andererseits war Verfasser dieses in der Lage, die wichtigsten Originale Westwood-Boisduvals zu gleichem Zweck aus der Sammlung Ch. Oberthür vorzulegen. Im allgemeinen konnte die Uebersicht

(1) *X. busiris burra*. — Minor quam subsp. typica, alis paulo dilucidioribus, fascia flava anticarum brevior, pallidior. — Die Borneo-Form der von Malacca beschriebenen *X. busiris* nimmt etwa eine Mittelstufe zwischen der typ. Unterart und *X. b. polychroma* ein. Sie ist im Durchschnitt kleiner. Vorderflügel rundlicher, Hinterflügel am Apex und Hinterwinkel etwas mehr geeckt. Wurzelfeld des Vorderflügels und der ganze Hinterflügel heller, fast fuchsrot. Schrägbinde des Vorderflügels bleichgelb, der im hinteren Medianzwischenraum liegende Endzipfel auffälliger, stufenartig, abgesetzt und verkürzt, beim ♀ reichlicher als beim ♂. Auf der Unterseite schneidet das Ende mit der ersten, d. h. proximal verlaufenden dunklen submarginalen Wellenlinie ab, während es bei der typischen Unterart diese Linie unterbricht und bis fast zum Distalrande geht. Der Subapicalfleck der Vorderflügeloberseite in der Regel reiner weiss, namentlich beim ♀. Der vordere Augenfleck der Hinterflügelunterseite meist nach vorn verdoppelt, aber auch einfach zwischen Subcostalis und vorderer Radialis; in den übrigen Aderzwischenräumen bis zum hinteren Augenfleck nur weissliche Punkte. Sonst wie die typische Unterart. — Vorderflügelänge ♂ 31-33, ♀ bis 37 mm. — Mehrere ♂, ♀ i. coll. Röber (Dresden) u. Stichel. — Süd-Borneo.

Fruhstorfers mit geringen Ausnahmen sachlich angenommen werden. Wenn von der Reihenfolge der Gruppierung abgewichen wurde, so geschah dies, weil die Disposition der Analyse bei der Publication Fruhstorfers bereits vollendet war, und weil es für näher liegend erachtet wird, möglichst ältere, bekanntere Formen in den Vordergrund zu stellen und diese als Ausgangspunkt für eine übersichtliche Registrierung zu wählen. Die grosse Reihe der von Fruhstorfer neu benannten Formen bedingte eine sachliche Nachprüfung, die dank reichlich vorhandenen Materials in den meisten Fällen möglich war. Wenn hierbei einer Anzahl Subspecies die Anerkennung versagt wurde, so geschah dies mit Rücksicht darauf, dass die charakteristischen Merkmale sehr unbedeutender und unbeständiger Natur waren, so dass sie zur Erkennung der Subspecies als solche in einer analytischen Uebersicht (Bestimmungstabelle), welche s. Zt. in dem betreffenden Bande des im Auftrage der Preussischen Akademie der Wissenschaften herausgegebenen Werkes « Das Tierreich » veröffentlicht werden wird, überhaupt nicht ausreichen oder nur für einzelne Individuen anwendbar waren, die dann als Zustandsformen eingestellt sind (siehe Fussnoten auf Seite 43, 46, 51). Damit soll aber nicht abgeleugnet werden, dass die meisten Arten der Gattung lebhaft dazu neigen, an den verschiedenen Lokalitäten ihres Vorkommens eine mehr oder weniger vom Typus abweichende und unter sich verschiedene, besondere Entwicklungsrichtung anzunehmen. In manchen Fällen war auch die Morphologie des männlichen Copulations-Apparates zur Feststellung der Artrechte und Verwandtschaft von Vorteil, so insbesondere bei der Lösung der Frage wegen der vermeintlichen Zusammengehörigkeit von *T. selene* Westw. und *T. macrops* Feld. sowie von *T. selene* mit Formen der *Catops*-Reihe. (Seite 44, 45.)

Der Feststellung der Synonymie wurde durchweg besondere Sorgfalt gewidmet; in einigen Punkten war dieselbe bei den unzulänglichen Angaben der Autoren nicht mit Sicherheit zu ermitteln. Die Haltlosigkeit einer rätselhaften Art: *Zeuxaltis pryeri* Butler ist bereits durch H. Fruhstorfer (Seite 22) festgestellt und die unter dem Namen *Zeuxidia marcus* Schaller von Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 116, registrierte Art deckt sich mit *Morpho adonis* Cram. ♀. (Siehe auch Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 189).

Einigen Gattungsnamen jüngeren Datums, welche insbesondere oder ausschliesslich auf Verschiedenheiten der tertiären Geschlechtsmerkmale des ♂ (Duftorgane) oder auf allgemeinen Habitus begründet worden sind, konnte eine Berechtigung nicht zuerkannt werden, weil geschlechtliche Kennzeichen zwar ein gutes Mittel zur Art- nicht aber zur Gattungstrennung darstellen. Dieses Prinzip würde unter Umständen dahin führen, jeder Art einen besonderen Gattungsnamen zuzuteilen.

Hagen in Westfalen, 17. Juli 1905.

---

## NACHTRAG

Einige, während des Druckes dieses Heftes erschienene Neubeschreibungen machen folgende Ergänzungen nötig.

### GENUS AMATHUSIA, FABRICIUS.

#### 1. *Amathusia phidippus* Linné.

##### h. *Amathusia phidippus baweanica* Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Amathusia phidippus baweanicus*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 129 (1905).

##### 2. Forma ♀ *incisa* Fruhstorfer.

*Amathusia phidippus* (?) forma *incisa*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 130 (1905).

Bawean.

i. **Amathusia phidippus lombokiana** Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Amathusia phidippus lombokiana*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 130 (1905).

α. Forma **orasis** Fruhstorfer.

*Amathusia phidippus lombokiana* forma *orasis*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 130 (1905).

Lombok.

2. **Amathusia schönbergi** Honrath.b. **Amathusia schönbergi borneensis** Fruhstorfer.α. Forma **gabriela** Fruhstorfer.

*Amathusia ochraceofusca gabriela*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 130 (1905).

? *Amathusia ochreofusca*, Shelford in Journ. Straits Branch Asiat. Soc. n° 41, p. 107 (1904).

Süd-Borneo (1).

## GENUS THAUMANTIS, HÜBNER

1. **Thaumantis diores** Doubleday.a. **Thaumantis diores diores** Doubleday.

Citat-Ergänzung:

*Thaumantis diores*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 113 (1905).

Golf von Tongking, Tenasserim: Tandong.

2. **Thaumantis lucipor** Westwood.a. **Thaumantis lucipor lucipor** Westwood.

Hierzu die Citate unter n° 2 (p. 18) ausser den hier unter 2b angeführten. Bei der Vaterlandsangabe fällt « Sumatra » fort.

b. **Thaumantis lucipor candika** Fruhstorfer (subsp. dubia).

*Thaumantis lucipor candika*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 113 (1905).

*Thaumantis lucipor*, Martin in Berl. Ent. Zeit. Vol. 35, p. 6 (1890).

*Thaumantis (Kringana) lucipor*, Nicéville & Martin in Journ. Asiat. Soc. Bengal. Vol. 64 (2) p. 395 (1896).

Sumatra.

3. **Thaumantis odana** Godart.a. **Thaumantis odana odana** Godart.α. Forma ♀ **pishuna** Fruhstorfer.

*Thaumantis odana pishuna*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 113 (1905).

Perak.

b. **Thaumantis odana cyclops** Röber.α. Forma **depupillata** Fruhstorfer.

*Thaumantis odana cyclops* forma *depupillata*, Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 113 (1905).

Süd-Ost-Borneo.

c. **Thaumantis odana paramita** Fruhstorfer (nom. vix conserv.).

*Thaumantis odana* nov. subsp., Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 113 (1905).

*Thaumantis odana paramita*, Fruhstorfer, ibidem, p. 130 (1905).

Hierzu das Citat aus n° 3a, p. 18:

*Thaumantis odana*, Martin in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 8, p. 258 (1896).

(Vaterlandsangabe « Sumatra » scheidet bei 3a l. c. aus.)

Sumatra.

4. **Thaumantis noureddin** Westwood.c. **Thaumantis noureddin chatra** Fruhstorfer.

*Thaumantis noureddin chatra* Fruhstorfer in Soc. Ent. Vol. 20, p. 113 (1905).

Nord-Borneo (2).

(1) « Borneo » als Vaterlandsangabe bei *A. schönbergi* sch. forma *ochraceofusca* (p. 12) und Citat *A. ochreofusca* Shelford daselbst sind hierdurch wegfällig. Die Frage ob *O. ochraceofusca* neben *A. schönbergi* als Sonderart zu halten ist, muss vorerst unentschieden bleiben.

(2) Die Form der Art aus Nord-Borneo scheint eine besondere Lokalrasse zu vertreten, deren ♂ sich, ausweislich eines Exemplares der Sammlung des Zoologischen Museums in Berlin, durch eine sehr auffällige wolkig-ockerfarbene Submarginalbinde des Vorderflügels auszeichnet, im übrigen aber dieselben Merkmale trägt wie *T. noureddin sultanus* m. Sollte sich eingangs erwähnte Annahme nicht bestätigen, so hat der Name *T. n. chatra* Fruhstorfer, obwohl später aufgestellt aber früher gedruckt, Prioritätsrechte.

## ALPHABETISCHES INHALTSVERZEICHNIS

(Synonyma sind *kursiv* gedruckt.)

## A. TRIBUS, SECTIONES, COHORTES, GENERA

	Seite.		Seite.
<i>Aemona</i> . . . . .	29	<i>Morphotaenaris</i> . . . . .	38
<i>Aglaura</i> . . . . .	19	<i>Morphotenaris</i> . . . . .	38
<i>Agroeci</i> . . . . .	33	<i>Myopiformes</i> . . . . .	47
<i>Amathrsia</i> . . . . .	7	<i>Nandogea</i> . . . . .	16
<i>Amathusia</i> . . . . .	7, 58	<i>Nandoges</i> . . . . .	16
<i>Amathusia</i> . . . . .	13, 19	<i>Oreas</i> . . . . .	37
<i>Amathusiidi</i> . . . . .	7	<i>Perakaniformes</i> . . . . .	12
<i>Amathuxidia</i> . . . . .	13	<i>Phaoniformes</i> . . . . .	33
<i>Amaxidia</i> . . . . .	10	<i>Phidippiformes</i> . . . . .	10
<i>Arcesilaiformes</i> . . . . .	35	<i>Poliodermi</i> . . . . .	23
<i>Artemidiformes</i> . . . . .	50	<i>Pseudamathusia</i> . . . . .	8
<i>Ategana</i> . . . . .	10	<i>Satyrys</i> . . . . .	31
<i>Bioculatiformes</i> . . . . .	53	<i>Selenidiformes</i> . . . . .	43
<i>Camadeviformes</i> . . . . .	27	<i>Stichophthalma</i> . . . . .	26
<i>Clerome</i> . . . . .	29, 31, 56	<i>Stictophthalmia</i> . . . . .	26
<i>Discophora</i> . . . . .	31	<i>Stictoptalma</i> . . . . .	26
<i>Domitilliformes</i> . . . . .	41	<i>Syntegana</i> . . . . .	12
<i>Drusilla</i> . . . . .	31, 37	<i>Taenaridi</i> . . . . .	26
<i>Epixanthi</i> . . . . .	18	<i>Taenaris</i> . . . . .	37
<i>Faunis</i> . . . . .	31	<i>Tenaris</i> . . . . .	37
<i>Glaucopteroti</i> . . . . .	21	<i>Thaumantias</i> . . . . .	16
<i>Glaucostilbi</i> . . . . .	17	<i>Thaumantis</i> . . . . .	16, 59
<i>Horsfieldiiformes</i> . . . . .	39	<i>Thaumantis</i> . . . . .	24, 26, 31
<i>Howquiiformes</i> . . . . .	28	<i>Thaumaturgi</i> . . . . .	36
<i>Hyades</i> . . . . .	37	<i>Thauria</i> . . . . .	24
<i>Kringana</i> . . . . .	16	<i>Thoraessa</i> . . . . .	8
<i>Melainarini</i> . . . . .	55	<i>Uraniiformes</i> . . . . .	40
<i>Melanocyma</i> . . . . .	31	<i>Xanthorini</i> . . . . .	39
<i>Mitocerus</i> . . . . .	8	<i>Xanthotaenia</i> . . . . .	56
<i>Moera</i> . . . . .	8, 10	<i>Zeuxaltis</i> . . . . .	19
<i>Morphindra</i> . . . . .	24	<i>Zeuxamathusia</i> . . . . .	13
<i>Morpho</i> . . . . .	8, 16, 19, 26, 37	<i>Zeuxidia</i> . . . . .	19

## B. SPECIES, SUBSPECIES, FORMAE

	Seite.		Seite.
aberrans, <i>Taenaris diana diana</i> forma . . . . .	41	artemis, <i>Taenaris artemis</i> . . . . .	51
aberrans, <i>Taenaris diana leto</i> ab. . . . .	41	<i>artemis, Taenaris (Drusilla)</i> . . . . .	51, 53
aberrans, <i>Taenaris diana</i> ab. . . . .	41	<i>assama, Clerome</i> . . . . .	36
<i>adriana, Taenaris (Tenaris) catops</i> . . . . .	46	<i>assama, Clerome eumeus</i> (var.) . . . . .	36
adustata, <i>Amathusia phidippus phidippus</i> forma. . . . .	11	assamus, Faunis. . . . .	36
<i>adustatus, Amathusia phidippus.</i> . . . . .	11	atesta, <i>Taenaris</i> . . . . .	44
aerope, Faunis ( <i>Clerome</i> ) . . . . .	36	atesta, <i>Taenaris phorcas</i> . . . . .	44
aerope, Faunis, aerope . . . . .	36	aurelia, <i>Zeuxidia (Moera)</i> . . . . .	23
aesculapus, <i>Taenaris dioptrica timesias</i> forma (ab.) . . . . .	48	aurelia, <i>Zeuxidia (Amaxidia) aurelia</i> . . . . .	23
aesculapus, <i>Taenaris hyperbolus var.</i> . . . . .	48	aureliana, <i>Amaxidia</i> . . . . .	23
affinis, <i>Taenaris artemis</i> . . . . .	53	aureliana, <i>Amaxidia aurelius</i> var. . . . .	23
affinis, <i>Taenaris</i> . . . . .	53	aureliana, <i>Zeuxidia (Amaxidia) aurelia</i> . . . . .	23
agapetha, <i>Taenaris cyclops</i> forma. . . . .	49	<i>aurelius, Amathusia (Amaxidia, Morpho, Papilio, Zeuxidia)</i> . . . . .	23
<i>agapethus, Taenaris (Tenaris) timesias</i> (forma) . . . . .	49	auriflua, <i>Taenaris honrathi rebeli</i> ab. . . . .	42
agasta, <i>Taenaris cyclops</i> forma . . . . .	49	auriflua, <i>Taenaris honrathi ritsemæ</i> forma. . . . .	42
agrippa, <i>Taenaris (Tenaris) domitilla.</i> . . . . .	42	automola, <i>Taenaris hyperbola</i> forma . . . . .	50
albicans, <i>Taenaris artemis staudingeri</i> forma (ab.) . . . . .	52	<i>automolus, Taenaris (Drusilla)</i> . . . . .	50
albicans, <i>Taenaris staudingeri</i> var. . . . .	52	<i>automolus, Taenaris dioptrica</i> . . . . .	50
<i>aliris, Thaumantis</i> . . . . .	25	<i>automolus, Taenaris hyperbolus</i> ab. . . . .	50
aliris, <i>Thauria (Morphindra, Thaumantis)</i> . . . . .	25		
aliris, <i>Thauria aliris</i> . . . . .	25	barbata, <i>Taenaris artemis affinis</i> ab. . . . .	52
amathusia, <i>Aemona (Clerome)</i> . . . . .	30	barbata, <i>Taenaris artemis staudingeri</i> forma . . . . .	52
amathusia, <i>Aemona amathusia</i> . . . . .	30	barbata, <i>Taenaris</i> . . . . .	52
ambigua, <i>Taenaris chionides kubaryi</i> forma . . . . .	49	baweanica, <i>Amathusia phidippus</i> . . . . .	58
amethystina, <i>Zeuxidia amethystus.</i> . . . . .	21	<i>baweanicus, Amathusia phidippus</i> . . . . .	58
amethystus, <i>Zeuxidia</i> . . . . .	21	besa, <i>Clerome</i> . . . . .	34
<i>amethystus, Zeuxidia.</i> . . . . .	21	besa, <i>Clerome stomphax</i> ab. . . . .	34
amethystus, <i>Zeuxidia amethystus</i> . . . . .	21	besa, Faunis <i>stomphax stomphax</i> forma . . . . .	34
amitaba, <i>Taenaris dioptrica.</i> . . . . .	49	binghami, <i>Amathusia phidippus</i> . . . . .	11
amitaba, <i>Taenaris hyperbolus</i> . . . . .	49	<i>binghami, Amathusia phidippus</i> forma . . . . .	11
amythaon, <i>Amathuxidia (Amathusia)</i> . . . . .	14	binghami, <i>Amathusia phidippus phidippus</i> forma . . . . .	11
amythaon, <i>Amathuxidia amythaon</i> . . . . .	14	bioculata, <i>Taenaris.</i> . . . . .	55
<i>anableps, Taenaris (Drusilla)</i> . . . . .	44	bioculata, <i>Taenaris bioculata</i> . . . . .	55
<i>anableps, Taenaris phorcas</i> var. . . . .	44	<i>bioculata, Drusilla.</i> . . . . .	55
andamanensis, <i>Amathusia phidippus.</i> . . . . .	11	<i>bioculatus, Taenaris bioculatus.</i> . . . . .	55
andamanensis, <i>Amathusia taenia</i> . . . . .	11	<i>bioculatus, Taenaris (Drusilla, Morpho)</i> . . . . .	55
annella, <i>Taenaris tainia</i> . . . . .	47	birchi, <i>Taenaris horsfieldii</i> . . . . .	39
ansuna, <i>Taenaris (Tenaris) wahnesi</i> . . . . .	47	birchi, <i>Taenaris</i> . . . . .	39
appina, <i>Taenaris (Tenaris) catops</i> . . . . .	46	blandina, <i>Taenaris (Tenaris) artemis</i> . . . . .	51
<i>arcesilaus (Clerome, Discophora)</i> . . . . .	35	blandina, <i>Taenaris artemis humboldti</i> forma . . . . .	51
arcesilaus, Faunis ( <i>Clerome, Papilio, Satyrus, Thaumantis</i> ) . . . . .	35	<i>boisduvalii, Zeuxidia</i> . . . . .	22
arcesilaus, Faunis <i>arcesilaus</i> . . . . .	35	borneensis, <i>Amathusia schönbergi (schonbergi)</i> . . . . .	12, 59
areia, <i>Taenaris (Tenaris) dimona</i> . . . . .	54	borneensis, Faunis ( <i>Clerome</i> ) <i>arcesilaus</i> . . . . .	35
aroana, <i>Taenaris chionides chionides</i> forma . . . . .	49	burra, <i>Xanthotaenia busiris.</i> . . . . .	57
aroana, <i>Taenaris (Tenaris) kubaryi</i> . . . . .	49	<i>buruensis, Taenaris.</i> . . . . .	45
artemides, <i>Taenaris artemis staudingeri</i> forma . . . . .	52	busiris, <i>Xanthotaenia (Clerome)</i> . . . . .	57
artemides, <i>Taenaris staudingeri</i> ab. . . . .	52	butleri, <i>Taenaris (Drusilla, Tenaris)</i> . . . . .	41
artemis, <i>Drusilla selene</i> var. . . . .	51		
artemis, <i>Taenaris (Drusilla, Tenaris)</i> . . . . .	51	camadeva, <i>Stichophthalma (Morpho, Thaumantis)</i> . . . . .	27

	Seite		Seite.
camadeva, <i>Stictophtalma</i> ( <i>Stictophtalmia</i> ) . . . . .	27	dinora, <i>Tenaris</i> . . . . .	54
camadeva, <i>Stichophtalma</i> camadeva . . . . .	27	<i>dinora</i> , <i>Tenaris</i> dimona ab . . . . .	54
camadevoides, <i>Stichophtalma</i> . . . . .	27	diops, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) domitilla . . . . .	42
camadevoides, <i>Stichophtalma</i> camadeva . . . . .	27	diops, <i>Tenaris</i> ( <i>Drusilla</i> ) . . . . .	42
cambodia, <i>Stichophtalma</i> ( <i>Thaumantis</i> ) . . . . .	27	dioptrica, <i>Tenaris</i> ( <i>Drusilla</i> , <i>Tenaris</i> ) . . . . .	48
candida, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) wahnesi ab. . . . .	47	dioptrica, <i>Tenaris</i> dioptrica . . . . .	48
candida, <i>Tenaris</i> wahnesi wahnesi forma . . . . .	47	<i>dioptrica</i> , <i>Tenaris</i> . . . . .	49
candika, <i>Thaumantis</i> lucipor . . . . .	59	dioptrica, <i>Tenaris</i> artemis ab. . . . .	48
canens, <i>Faunis</i> . . . . .	35	diore, <i>Thaumantis</i> ( <i>Nandogea</i> ) . . . . .	17, 59
canens, <i>Faunis</i> arcesilaus . . . . .	35	diore, <i>Thaumantis</i> diore . . . . .	17, 59
<i>canens</i> , <i>Clerome</i> arcesilaus . . . . .	35	<i>dohertyi</i> , <i>Tenaris</i> . . . . .	44
<i>cassiae</i> , <i>Papilio</i> . . . . .	40	dohrni, <i>Zeuxidia</i> . . . . .	23
<i>catana</i> , <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) catops . . . . .	46	domitilla, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	41
catops, <i>Tenaris</i> ( <i>Drusilla</i> , <i>Tenaris</i> ) . . . . .	45	domitilla, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) domitilla . . . . .	41
catops, <i>Tenaris</i> catops . . . . .	45	doubledaii, <i>Zeuxidia</i> . . . . .	22
<i>catops</i> , <i>Tenaris</i> ( <i>Drusilla</i> ) . . . . .	45, 46, 51	<i>doubledayi</i> , <i>Zeuxidia</i> . . . . .	22
celebensis, <i>Amathusia</i> phidippus . . . . .	11	duplex, <i>Tenaris</i> urania urania forma . . . . .	40
celsa, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) artemis . . . . .	51		
charon, <i>Tenaris</i> bioculata . . . . .	55	<i>eichhorni</i> , <i>Tenaris</i> . . . . .	50
charon, <i>Tenaris</i> bioculatus (var.) . . . . .	55	electra, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) artemis . . . . .	53
<i>charon</i> , <i>Tenaris</i> bioculatus var. . . . .	55	electra, <i>Tenaris</i> artemis affinis forma . . . . .	53
charonides, <i>Tenaris</i> bioculata . . . . .	55	eleusina, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) artemis (ab.) . . . . .	51
charonides, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) bioculatus (var.) . . . . .	55	eleusina, <i>Tenaris</i> artemis artemis forma . . . . .	51
chatra, <i>Thaumantis</i> noureddin . . . . .	59	enomia, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) honrathi . . . . .	42
chionides, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	49	eos, <i>Tenaris</i> artemis staudingeri forma (ab.) . . . . .	52
chionides <i>Tenaris</i> chionides . . . . .	49	eos, <i>Tenaris</i> staudingeri ab. . . . .	52
chitone, <i>Clerome</i> . . . . .	34	<i>eumea</i> , <i>Faunis</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	35, 36
chitone, <i>Faunis</i> ( <i>Clerome</i> ) menado . . . . .	34	<i>eumeus</i> <i>Clerome</i> . . . . .	36
coriotincta, <i>Amathusia</i> phidippus phidippus forma . . . . .	11	eumeus, <i>Faunis</i> ( <i>Clerome</i> , <i>Papilio</i> , <i>Thaumantis</i> ) . . . . .	35, 36
cyclops, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	49	eumeus, <i>Faunis</i> eumeus . . . . .	35
cyclops, <i>Tenaris</i> <i>timesias</i> . . . . .	49	<i>excelsa</i> , <i>Clerome</i> aerope . . . . .	36
cyclops, <i>Thaumantis</i> odana (var.) . . . . .	18, 59	excelsus, <i>Faunis</i> aerope . . . . .	36
danalis, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) gorgo . . . . .	53	<i>falcata</i> , <i>Tenaris</i> . . . . .	55
<i>decempunctatus</i> , <i>Papilio</i> . . . . .	36	faunula, <i>Faunis</i> ( <i>Clerome</i> , <i>Melanocyma</i> , <i>Thaumantis</i> ) . . . . .	36, 37
depupillata, <i>Thaumantis</i> odana cyclops forma . . . . .	59	faunula, <i>Faunis</i> faunula . . . . .	36
desdemona, <i>Tenaris</i> dimona (var.) . . . . .	54	faunuloides, <i>Faunis</i> faunula . . . . .	37
<i>desdemona</i> , <i>Tenaris</i> dimona var. . . . .	54	faunuloides, <i>Melanocyma</i> . . . . .	37
diadema, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) diana . . . . .	41	ferdinandi, <i>Tenaris</i> cyclops forma (ab.) . . . . .	49
diana, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	41	ferdinandi, <i>Tenaris</i> <i>timesias</i> cyclops ab. . . . .	49
diana, <i>Tenaris</i> diana . . . . .	41	ferdinandi, <i>Tenaris</i> <i>dioptrica</i> . . . . .	49
dilucida <i>Amathuxidia</i> ( <i>Amathusia</i> ) . . . . .	15	fergussonia, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) myops . . . . .	50
<i>dilucida</i> , <i>Amathuxidia</i> . . . . .	15	fimbriata, <i>Tenaris</i> catops . . . . .	45
<i>dilucida</i> , <i>Amathuxidia</i> amythaon . . . . .	15	fimbriata, <i>Tenaris</i> . . . . .	45
diluta, <i>Amathusia</i> phidippus phidippus forma . . . . .	10	friderici, <i>Amathusia</i> phidippus . . . . .	11
dilutus, <i>Amathusia</i> phidippus . . . . .	10	friderici, <i>Amathusia</i> phidippus phidippus forma . . . . .	11
dimona ab., <i>Tenaris</i> . . . . .	48	fruhstorferi, <i>Clerome</i> . . . . .	34
dimona, <i>Tenaris</i> ( <i>Drusilla</i> , <i>Tenaris</i> ) . . . . .	53	fruhstorferi, <i>Clerome</i> menado . . . . .	34
dimona, <i>Tenaris</i> dimona . . . . .	53	fruhstorferi, <i>Faunis</i> menado chitone forma . . . . .	34
<i>dimona</i> , <i>Tenaris</i> ( <i>Drusilla</i> ) . . . . .	54	fruhstorferi, <i>Stichophtalma</i> . . . . .	28
dimonata, <i>Tenaris</i> dimona . . . . .	54	fruhstorferi, <i>Stichophtalma</i> louisa . . . . .	28
dina, <i>Tenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	54	fulvida, <i>Tenaris</i> catops . . . . .	40
dinora, <i>Tenaris</i> dimona . . . . .	54	fulvida, <i>Tenaris</i> . . . . .	46

	Seite		Seite
<i>fuscà</i> , Stichophthalma . . . . .	28	<i>jaira</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	40
<i>gabriela</i> , Amathusia schönbergi borneensis forma . . . . .	50	<i>jairus</i> , Taenaris urania . . . . .	40
<i>gabriela</i> , Amathusia ochraceofusca . . . . .	50	<i>jairus</i> , Taenaris ( <i>Hyades</i> , <i>Morpho</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	40
<i>gemmata</i> , Taenaris wahnesi wahnesi forma. . . . .	47	<i>jamesi</i> , Taenaris artemis . . . . .	52
<i>gigas</i> , Taenaris macrops var. . . . .	45	<i>jamesi</i> , Taenaris . . . . .	52
<i>gisela</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) artemis . . . . .	51	<i>jobina</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) catops . . . . .	46
<i>gorgo</i> , Taenaris ( <i>Drusilla</i> , <i>Tenaris</i> ). . . . .	53	<i>kajuna</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) catops . . . . .	46
<i>gorgo</i> , Taenaris gorgo. . . . .	53	<i>kapaura</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) dimona . . . . .	54
<i>gorgo</i> , Taenaris. . . . .	53	<i>kirata</i> , Faunis ( <i>Clerome</i> ) . . . . .	35
<i>gorgophone</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) gorgo . . . . .	53	<i>kirschi</i> , Taenaris myops . . . . .	50
<i>gracilis</i> , Clerome phaon . . . . .	33	<i>kirschi</i> , Taenaris . . . . .	50
<i>gracilis</i> , Faunis ( <i>Clerome</i> ). . . . .	33	<i>kleis</i> , Clerome . . . . .	34
<i>gripus</i> , Papilio ( <i>Satyrus</i> ). . . . .	36	<i>kleis</i> , Clerome phaon . . . . .	34
<i>hadina</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) wahnesi ab. . . . .	47	<i>kleis</i> , Faunis sappho . . . . .	34
<i>hadina</i> , Taenaris wahnesi wahnesi forma . . . . .	47	<i>klugius</i> , Morpho ( <i>Thaumantis</i> ) . . . . .	18
<i>hainana</i> , Nandoges . . . . .	18	<i>kubaryi</i> , Taenaris chionides. . . . .	49
<i>hainana</i> , Thaumantis diores . . . . .	18	<i>kubaryi</i> , Taenaris . . . . .	49
<i>hollandi</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) urania . . . . .	41	<i>kühni</i> , Amathusia . . . . .	11
<i>honrathi</i> , Taenaris ( <i>Hyades</i> , <i>Tenaris</i> ) . . . . .	42	<i>kühni</i> , Amathusia phidippus . . . . .	11
<i>honrathi</i> , Taenaris honrathi . . . . .	42	<i>laretta</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) catops . . . . .	46
<i>honrathi</i> , Taenaris . . . . .	42	<i>lathyi</i> , Thauria aliris . . . . .	25
<i>honvathi</i> , Zeuxidia . . . . .	22	<i>lena</i> , Aemona. . . . .	31
<i>horsfeldii</i> , Drusilla . . . . .	30	<i>leonteus</i> , Morpho . . . . .	35
<i>horsfeldii</i> , Taenaris horsfeldii . . . . .	30	<i>leto</i> , Taenaris diana . . . . .	41
<i>horsfeldii</i> , Taenaris ( <i>Drusilla</i> , <i>Hyades</i> , <i>Tenaris</i> ) . . . . .	30	<i>leucis</i> , Clerome phaon . . . . .	33
<i>horsfeldii</i> , Taenaris horsfeldii . . . . .	30	<i>leucis</i> , Faunis ( <i>Clerome</i> ) . . . . .	33
<i>horsfeldii</i> , Zeuxidia . . . . .	23	<i>leva</i> , Aemona . . . . .	31
<i>howqua</i> , Stichophthalma . . . . .	28	<i>licinia</i> , Taenaris dioptrica dioptrica forma. . . . .	48
<i>howqua</i> , Stichophthalma . . . . .	28	<i>licinia</i> , Taenaris hyperbolus . . . . .	48
<i>howqua</i> , Stichophthalma howqua . . . . .	28	<i>limbata</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) artemis staudingeri forma . . . . .	52
<i>humboldti</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) artemis . . . . .	51	<i>limbatus</i> , Taenaris artemis staudingeri ab. . . . .	52
<i>hyperbola</i> , Taenaris . . . . .	50	<i>lombokiana</i> , Amathusia phidippus . . . . .	59
<i>hyperbolus</i> , Drusilla ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	50	<i>louisa</i> , Stichophthalma ( <i>Thaumantis</i> ) . . . . .	28
<i>hyperbolus</i> , Taenaris dioptrica . . . . .	50	<i>louisa</i> , Stichophthalma howqua var. . . . .	28
<i>ida</i> , Taenaris onolaus . . . . .	43	<i>louisa</i> , Stichophthalma louisa . . . . .	28
<i>ida</i> , Taenaris honrathi var. . . . .	43	<i>lucida</i> , Amathuxidia amythaon. . . . .	15
<i>idae</i> , Taenaris onolaus . . . . .	43	<i>lucipor</i> , Thaumantis ( <i>Kringana</i> ). . . . .	18, 50
<i>incerta</i> , Clerome eumeus var. . . . .	36	<i>lucipor</i> , Thaumantis lucipor. . . . .	50
<i>incertus</i> , Faunis ( <i>Clerome</i> ) eumeus. . . . .	36	<i>luna</i> , Taenaris catops . . . . .	46
<i>incisa</i> , Amathusia phidippus baweanica forma . . . . .	58	<i>lurida</i> , Clerome. . . . .	33
<i>indra</i> , Hyades . . . . .	55	<i>lurida</i> , Clerome phaon . . . . .	33
<i>infumata</i> , Taenaris artemis staudingeri ab. . . . .	52	<i>luridus</i> , Faunis phaon. . . . .	33
<i>insularis</i> , Amathusia amythaon var. . . . .	15	<i>luxeri</i> , Zeuxidia . . . . .	22
<i>insularis</i> , Amathuxidia ( <i>Amathusia</i> ) amythaon . . . . .	15	<i>luxerii</i> , Zeuxidia. . . . .	22
<i>intermedia</i> , Clerome . . . . .	34	<i>luxerii</i> , Zeuxidia . . . . .	22
<i>intermedia</i> , Thauria . . . . .	25	<i>luxerii</i> , Zeuxidia luxerii . . . . .	22
<i>intermedia</i> , Thauria aliris . . . . .	25	<i>luxerrei</i> , Zeuxidia . . . . .	22
<i>intermedius</i> Faunis menado . . . . .	34	<i>macrophthalma</i> , Taenaris honrathi . . . . .	42
<i>jaira</i> , Oreas dubia . . . . .	41	<i>macrophthalmus</i> , Taenaris honrathi . . . . .	42
		<i>macropina</i> , Taenaris ( <i>Tenaris</i> ) macrops . . . . .	44

	Seite.		Seite.
macropina, <i>Taenaris macrops</i> forma . . . . .	44	<i>nivescens</i> , <i>Morphotenaris</i> . . . . .	55
macrops, <i>Taenaris</i> ( <i>Drusilla</i> , <i>Hyades</i> , <i>Tenaris</i> ) . . . . .	44	<i>nivescens</i> , <i>Taenaris schönbergi</i> . . . . .	55
macrops, <i>Taenaris selene</i> . . . . .	44	<i>noureddin</i> , <i>Thaumantis</i> . . . . .	19
mailua, <i>Taenaris mailua</i> . . . . .	50	<i>noureddin</i> , <i>Thaumantis</i> ( <i>Kringana</i> ) . . . . .	18, 59
mailua, <i>Taenaris myops</i> . . . . .	50	<i>noureddin</i> , <i>Thaumantis noureddin</i> . . . . .	18
mailua, <i>Tenaris</i> . . . . .	50	<i>nourmahal</i> , <i>Stichophthalma</i> . . . . .	29
<i>marcus</i> , <i>Zeuxidia</i> . . . . .	58	<i>nourmahal</i> , <i>Stichophthalma nourmahal</i> . . . . .	29
<i>marimus</i> , <i>Papilio</i> . . . . .	40	<i>nurinissa</i> , <i>Stichophthalma</i> . . . . .	29
masina, <i>Amathusia</i> ( <i>Pseudamathusia</i> ) . . . . .	12	<i>nurinissa</i> , <i>Stichophthalma nourmahal</i> . . . . .	29
masoni, <i>Zeuxidia</i> . . . . .	21	<i>nox</i> , <i>Taenaris urania jairus</i> forma (ab.) . . . . .	41
masoni, <i>Zeuxidia amethystus</i> . . . . .	21	<i>nox</i> , <i>Tenaris</i> . . . . .	41
mathilda, <i>Stichophthalma</i> . . . . .	28	<i>nysa</i> , <i>Tenaris</i> . . . . .	40
mathilda, <i>Stichophthalma louisa</i> . . . . .	28	<i>oberthüri</i> , <i>Aemona amathusia</i> . . . . .	30
melanops, <i>Taenaris artemis</i> . . . . .	53	<i>obscura</i> , <i>Xanthotaenia</i> . . . . .	57
melanops, <i>Tenaris</i> . . . . .	53	<i>obscura</i> , <i>Xanthotaenia busiris</i> (var.) . . . . .	57
menado, <i>Faunis</i> ( <i>Clerome</i> ). . . . .	33	<i>occulta</i> , <i>Taenaris horsfieldii</i> ( <i>horsfieldi</i> ) . . . . .	40
menado, <i>Faunis menado</i> . . . . .	33	<i>occulta</i> , <i>Tenaris</i> . . . . .	40
<i>menado</i> var., <i>Clerome</i> . . . . .	34	<i>ochraceofusca</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	12
mera, <i>Taenaris gorgo</i> . . . . .	53	<i>ochraceofusca</i> , <i>Amathusia schönbergi schönbergi</i> forma. . . . .	12
mera, <i>Taenaris gorgo gorgo</i> forma . . . . .	53	<i>ochreofusca</i> , <i>Amathusia</i> ( <i>Pseudamathusia</i> ) . . . . .	12, 59
merana, <i>Taenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) <i>wahnesi</i> . . . . .	48	<i>oda</i> , <i>Thaumantis</i> . . . . .	18
microps, <i>Clerome phaon</i> var. (ab.) . . . . .	33	<i>odana</i> , <i>Thaumantis</i> ( <i>Morpho</i> ) . . . . .	18, 59
microps, <i>Faunis phaon phaon</i> forma . . . . .	33	<i>odana</i> , <i>Thaumantis odana</i> . . . . .	18, 59
microps, <i>Taenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ). . . . .	53	<i>offaka</i> , <i>Taenaris dimona</i> . . . . .	54
miscus, <i>Taenaris myops</i> . . . . .	50	<i>onesimus</i> , <i>Taenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) <i>dioptrica</i> . . . . .	48
miscus, <i>Taenaris myops fergussonia</i> forma. . . . .	50	<i>onesimus</i> , <i>Tenaris</i> . . . . .	48
moiarum, <i>Clerome eumeus</i> . . . . .	36	<i>onesimides</i> , <i>Taenaris dioptrica</i> . . . . .	48
moiarum, <i>Faunis eumeus incertus</i> forma . . . . .	36	<i>onesimides</i> , <i>Tenaris hyperbolus</i> . . . . .	48
monops, <i>Taenaris artemis staudingeri</i> forma (ab.) . . . . .	52	<i>onolaus</i> , <i>Taenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	43
morosa, <i>Taenaris horsfieldii horsfieldii</i> forma . . . . .	39	<i>onolaus</i> , <i>Taenaris onolaus</i> . . . . .	43
montana, <i>Taenaris onolaus</i> . . . . .	43	<i>onolaus</i> , <i>Tenaris</i> ( <i>Drusilla</i> ) . . . . .	43
mylaecha, <i>Drusilla</i> ( <i>Tenaris</i> ) . . . . .	45	<i>opulenta</i> , <i>Tenaris artemis staudingeri</i> forma . . . . .	52
mylaecha, <i>Taenaris catops</i> . . . . .	45	<i>orasis</i> , <i>Amathusia phidippus lombokiana</i> forma . . . . .	59
mylaechioides, <i>Taenaris catops</i> . . . . .	45	<i>ottomana</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	15
mylaechioides, <i>Taenaris catops westwoodi</i> forma . . . . .	45	<i>ottomana</i> , <i>Amathusia</i> ( <i>Amathuxidia</i> ) <i>amythaon</i> var. . . . .	15
myopina, <i>Taenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) <i>artemis</i> . . . . .	51	<i>ottomana</i> , <i>Amathuxidia amythaon</i> . . . . .	15
<i>myops</i> , <i>Drusilla</i> . . . . .	50, 51	<i>ottomana</i> , <i>Amathuxidia dilucida</i> forma . . . . .	15
<i>myops</i> , <i>Taenaris</i> ( <i>Drusilla</i> ) . . . . .	49	<i>palawana</i> , <i>Amathusia phidippus</i> . . . . .	12
<i>myops</i> , <i>Taenaris myops</i> . . . . .	49	<i>palawanus</i> , <i>Amathusia phidippus</i> . . . . .	12
<i>myops</i> , <i>Tenaris artemis ab.</i> . . . . .	50	<i>pallida</i> , <i>Taenaris bioculata</i> . . . . .	55
<i>natuna</i> , <i>Amathusia perakana</i> . . . . .	12	<i>pallida</i> , <i>Taenaris bioculatus</i> . . . . .	55
<i>nephus</i> , <i>Aglaura</i> . . . . .	22	<i>pallidior</i> , <i>Clerome arcesilaus</i> var. . . . .	35
<i>neumogeni</i> , <i>Stichophthalma</i> . . . . .	28	<i>pallidior</i> , <i>Faunis arcesilaus</i> . . . . .	35
<i>niasana</i> , <i>Amathusia phidippus</i> . . . . .	11	<i>pamphaga</i> , <i>Taenaris catops</i> . . . . .	46
<i>niasana</i> , <i>Clerome arcesilaus</i> . . . . .	35	<i>pamphagus</i> , <i>Drusilla</i> . . . . .	46
<i>niasanus</i> , <i>Faunis arcesilaus</i> . . . . .	35	<i>pamphagus</i> , <i>Taenaris</i> ( <i>Tenaris</i> ) <i>catops</i> . . . . .	46
<i>niciasius</i> , <i>Taenaris catops</i> . . . . .	46	<i>paramita</i> , <i>Thaumantis odana</i> . . . . .	59
<i>nicevillei</i> , <i>Stichophthalma camadeva</i> var. . . . .	27	<i>patalana</i> , <i>Pseudamathusia</i> . . . . .	13
<i>nicevillei</i> , <i>Zeuxidia</i> . . . . .	22	<i>patalena</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	13
<i>nigricans</i> , <i>Taenaris artemis staudingeri</i> forma . . . . .	52	<i>patalena</i> , <i>Amathusia phidippus</i> var. . . . .	13
<i>nigricans</i> , <i>Tenaris staudingeri ab.</i> . . . . .	51		
<i>nigricans</i> , <i>Tenaris staudingeri</i> var. . . . .	52		



	Seite.		Seite.
<i>peali</i> , <i>Aemona amathusia</i> var. . . . .	31	<i>ribbei</i> , <i>Amathusia (Pseudamathusia)</i> . . . . .	12
<i>pealii</i> , <i>Aemona</i> . . . . .	30	<i>ritsemae</i> , <i>Taenaris (Tenaris) honrathi</i> . . . . .	42
<i>pelagia</i> , <i>Taenaris (Tenaris) wahnesi</i> . . . . .	47	<i>rosseli</i> , <i>Taenaris myops (mailua)</i> . . . . .	50
<i>perakana</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	12	<i>rothschildi</i> , <i>Taenaris (Tenaris)</i> . . . . .	48
<i>perakana</i> , <i>Amathusia perakana</i> . . . . .	12	<i>sappho, Clerome phaon</i> . . . . .	34
<i>perakana</i> , <i>Amathusia phidippus</i> . . . . .	11	<i>sappho, Faunis (Clerome)</i> . . . . .	34
<i>perakana</i> , <i>Amathusia phidippus</i> var. . . . .	12	<i>sappho, Faunis sappho</i> . . . . .	34
<i>phaon</i> , <i>Faunis (Clerome, Drusilla)</i> . . . . .	33	<i>saturnator</i> , <i>Taenaris (Tenaris) onolaus</i> . . . . .	43
<i>phaon</i> , <i>Faunis phaon</i> . . . . .	33	<i>schönbergi</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	12, 59
<i>phidippe, Moeva</i> . . . . .	10	<i>schönbergi</i> , <i>Amathusia schönbergi</i> . . . . .	12
<i>phidippus</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	12	<i>schönbergi</i> , <i>Taenaris (Morphotenaris, Tenaris)</i> . . . . .	55
<i>phidippus</i> , <i>Amathusia (Amathusia, Morpho, Papilio, Thoraessa)</i> . . . . .	10	<i>schönbergi</i> , <i>Taenaris schönbergi</i> . . . . .	55
<i>phidippus</i> , <i>Amathusia phidippus</i> . . . . .	10, 58	<i>scylla</i> , <i>Taenaris (Tenaris)</i> . . . . .	44
<i>phidippus</i> var., <i>Amathusia</i> . . . . .	11	<i>sekarensis</i> , <i>Taenaris honrathi</i> . . . . .	42
<i>philippina</i> , <i>Amathuxidia</i> . . . . .	15	<i>sekarensis, Tenaris honrathi</i> var. . . . .	42
<i>philippina</i> , <i>Amathuxidia amythaon</i> . . . . .	15	<i>selene, Drusilla (Tenaris)</i> . . . . .	44, 45, 46, 50
<i>phorcas, Drusilla</i> . . . . .	44	<i>selene</i> , <i>Taenaris (Drusilla, Hyades, Tenaris)</i> . . . . .	44, 45
<i>phorcas</i> , <i>Taenaris (Drusilla, Tenaris)</i> . . . . .	43, 44	<i>selene</i> , <i>Taenaris selene</i> . . . . .	44
<i>phorcas</i> , <i>Taenaris phorcas</i> . . . . .	43	<i>selene, Tenaris catops</i> var. . . . .	45, 40
<i>pishuna</i> , <i>Thaumantis odana odana</i> forma . . . . .	50	<i>selene, Tenaris macrops</i> var. . . . .	45
<i>pishuna</i> , <i>Thaumantis odana</i> . . . . .	50	<i>selenides</i> , <i>Taenaris (Tenaris) catops (var.)</i> . . . . .	46
<i>platani</i> , <i>Amathuxidia (Amathusia, Zeuxamathusia)</i> . . . . .	15	<i>semperi</i> , <i>Zeuxidia</i> . . . . .	23
<i>platani</i> , <i>Amathuxidia platani</i> . . . . .	15	<i>senaria</i> , <i>Taenaris wahnesi</i> . . . . .	48
<i>platani Clerome</i> . . . . .	35	<i>sibulana</i> , <i>Zeuxidia</i> . . . . .	23
<i>platani</i> , <i>Faunis (Clerome) stomphax</i> . . . . .	35	<i>sidus</i> , <i>Taenaris honrathi ritsemae</i> forma . . . . .	42
<i>platani</i> , <i>Taenaris horsfieldii</i> . . . . .	40	<i>simonetta</i> , <i>Taenaris staudingeri</i> ab. . . . .	52
<i>platani, Tenaris horsfieldii (horsfieldi) (var.)</i> . . . . .	40	<i>sorongra</i> , <i>Taenaris dimona</i> . . . . .	54
<i>pleiops, Drusilla</i> . . . . .	41	<i>sparta</i> , <i>Stichophthalma</i> . . . . .	28
<i>pleonasma, Clerome</i> . . . . .	34	<i>sparta</i> , <i>Stichophthalma howqua</i> . . . . .	28
<i>pleonasma, Faunis menado</i> . . . . .	34	<i>staudingeri</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	12
<i>pollicaris</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	11	<i>staudingeri</i> , <i>Amathusia perakana</i> . . . . .	12
<i>pollicaris</i> , <i>Amathusia phidippus</i> . . . . .	11	<i>staudingeri</i> , <i>Taenaris artemis</i> . . . . .	52
<i>polychroma</i> , <i>Xanthotaenia</i> . . . . .	57	<i>staudingeri, Tenaris</i> . . . . .	52
<i>polychroma</i> , <i>Xanthotaenia busiris</i> . . . . .	57	<i>sticheli</i> , <i>Taenaris (Tenaris)</i> . . . . .	52
<i>porthaon, Amathusia (Amathuxidia) amythaon</i> var . . . . .	15	<i>sticheli</i> , <i>Taenaris artemis</i> . . . . .	52
<i>porthaon</i> , <i>Amathuxidia (Amathusia)</i> . . . . .	15	<i>stomphax, Clerome</i> . . . . .	34
<i>portheos, Amathusia</i> . . . . .	15	<i>stomphax, Faunis</i> . . . . .	34
<i>portheus, Amathusia</i> . . . . .	15	<i>stomphax, Faunis stomphax</i> . . . . .	34
<i>praxedes</i> , <i>Taenaris (Tenaris) myops</i> . . . . .	50	<i>succulenta</i> , <i>Zeuxidia luxerii</i> . . . . .	23
<i>pyveri, Zeuxaltis</i> . . . . .	22, 58	<i>suffusa</i> , <i>Stichophthalma howqua (var.)</i> . . . . .	28
<i>pseudaliris, Thaumantis (Thauria)</i> . . . . .	25	<i>sulana, Clerome</i> . . . . .	34
<i>pseudaliris, Thauria aliris</i> . . . . .	25	<i>sulana, Clerome menado</i> . . . . .	34
<i>pylaon, Amathusia (Amathuxidia)</i> . . . . .	15	<i>sulanus</i> , <i>Faunis menado</i> . . . . .	34
<i>pylaon</i> , <i>Amathuxidia amythaon (var.)</i> . . . . .	15	<i>sultanus</i> , <i>Thaumantis noureddin</i> . . . . .	19, 59
<i>rafaela</i> , <i>Taenaris (Tenaris) ansuna</i> ab. . . . .	48	<i>suprema</i> , <i>Amathuxidia (Zeuxamathusia) platani</i> . . . . .	15
<i>rafaela</i> , <i>Taenaris wahnesi ansuna</i> forma . . . . .	47	<i>taenia</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	10
<i>ramdeo</i> , <i>Thaumantis</i> . . . . .	17	<i>taenia</i> , <i>Amathusia phidippus</i> forma . . . . .	10
<i>ramdeo</i> , <i>Thaumantis diores</i> . . . . .	17	<i>tainia</i> , <i>Taenaris (Tenaris)</i> . . . . .	47
<i>ramdeo</i> , <i>Thaumantis diores diores</i> forma . . . . .	17	<i>tainia</i> , <i>Taenaris tainia</i> . . . . .	47
<i>rebeli</i> , <i>Taenaris (Tenaris) honrathi</i> . . . . .	42	<i>tainides</i> , <i>Taenaris (Tenaris) wahnesi</i> ab. . . . .	47
<i>rebeli</i> , <i>Taenaris honrathi ritsema</i> forma . . . . .	42	<i>tainides</i> , <i>Taenaris wahnesi wahnesi</i> forma . . . . .	47

	Seite.		Seite.
tetrica, <i>Taenaris selene</i> forma . . . . .	45	verbeeki, <i>Taenaris kirschi</i> forma . . . . .	50
timesias, <i>Taenaris (Drusilla)</i> . . . . .	48	verbeeki, <i>Taenaris myops</i> . . . . .	50
timesias, <i>Taenaris dioptrica</i> . . . . .	48	verbeeki, <i>Taenaris myops mailua</i> forma. . . . .	50
timesias, <i>Taenaris artemis</i> ab. . . . .	48	verbeeki, <i>Taenaris</i> . . . . .	50
timesides, <i>Taenaris artemis</i> . . . . .	51	victrix, <i>Zeuxidia</i> . . . . .	21
timesides, <i>Taenaris artemis gisela</i> forma (ab.). . . . .	51	victrix, <i>Zeuxidia amethystus</i> (var.) . . . . .	21
<i>tineutus</i> , <i>Taenaris artemis</i> . . . . .	53	<i>virgata</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	11
<i>tonkiniana</i> , <i>Stichophthalma howqua</i> . . . . .	28	<i>virgata</i> , <i>Amathuria (Pseudamathusia)</i> . . . . .	12
trita, <i>Taenaris dimona dinora</i> forma . . . . .	54	<i>virgatus</i> , <i>Amathusia phidippus</i> (var.) . . . . .	11
umbonia, <i>Taenaris phorcas</i> . . . . .	44	wahnesi, <i>Taenaris (Tenaris)</i> . . . . .	47
umbonia, <i>Taenaris phorcas phorcas</i> forma. . . . .	44	wahnesi, <i>Taenaris wahnesi</i> . . . . .	47
<i>umbonius</i> , <i>Taenaris phorcas</i> . . . . .	44	wallacei, <i>Zeuxidia</i> . . . . .	21
unipupillata, <i>Taenaris catops westwoodi</i> forma . . . . .	45	wallacei, <i>Zeuxidia amethystus</i> (var.) . . . . .	21
unipupillata, <i>Taenaris westwoodi</i> ab. . . . .	45	wattina, <i>Taenaris (Tenaris) dioptrica</i> . . . . .	49
<i>urania</i> , <i>Morpho (Drusilla)</i> . . . . .	39	<i>westwoodi</i> , <i>Amathusia</i> . . . . .	15
<i>urania</i> , <i>Taenaris (Drusilla, Papilio, Tenaris)</i> . . . . .	40	<i>westwoodi</i> , <i>Taenaris catops</i> (var.) . . . . .	45
<i>urania</i> , <i>Taenaris urania</i> . . . . .	40	<i>westwoodi</i> , <i>Taenaris</i> . . . . .	45
<i>uranus</i> , <i>Taenaris (Tenaris) phorcas</i> (var.) . . . . .	44	 	
<i>uranus (Tenaris)</i> . . . . .	44	<i>zenada</i> , <i>Taenaris (Tenaris) artemis</i> . . . . .	51
		<i>ziada</i> , <i>Taenaris (Tenaris) artemis</i> . . . . .	51

## ERKLÄRUNG DER TAFELN

## TAFEL I

	Seite.
Fig. 1. Schema des Flügelgeäders der Gattung <i>Amathusia</i> ( <i>A. phidippus</i> Linné, ♀ 1/1) . . . . .	7
— 2. — — — — <i>Amathuxidia</i> ( <i>A. amythaon</i> Doubl., ♂ 1/1) . . . . .	13
— 3. — — — — <i>Thaumantis</i> ( <i>T. odana</i> God., ♀ 1/1) . . . . .	16
— 4. — — — — <i>Zeuxidia</i> ( <i>Z. luxerii</i> Hübn., ♂ 6/5) . . . . .	19
— 5. — — — — <i>Thauria</i> ( <i>T. aliris</i> Westw., ♂ 1/1) . . . . .	24
— 6. — — — — <i>Stichophthalma</i> ( <i>S. camadeva</i> Westw., ♂ 1/1) . . . . .	26

## TAFEL 2

Fig. 1. <i>Amathusia virgata</i> Butler ♂ . . . . .	12
— 2. <i>Amathuxidia plateni plateni</i> Staudinger ♂ . . . . .	15
— 7. Schema des Flügelgeäders der Gattung <i>Æmona</i> ( <i>A. amathusia</i> Hew., ♂ 4/3) . . . . .	29
— 8. — — — — <i>Faunis</i> ( <i>F. aerope excelsus</i> Fruhst., ♀ 1/1) . . . . .	31
— 9. — — — — <i>Taenaris</i> ( <i>T. urania</i> Linné, ♂ 6/5) . . . . .	37
— 10. — — — — <i>Xanthotaenia</i> ( <i>X. busiris</i> Westw., ♂ 7/4) . . . . .	56

## TAFEL 3

Fig. 3.	<i>Amathuxidia plateni plateni</i> Staudinger ♀	15
— 4.	<i>Thaumantis noureddin sultanus</i> Stichel ♀	19
— 5.	<i>Zeuxidia nicevillei</i> Fruhstorfer ♂ (Reproduction bei schräg auffallendem Lichte)	22
— 6.	— <i>luxerii luxerii</i> Hübner ♀	22

## TAFEL 4

Fig. 7.	<i>Stichophthalma louisa mathilda</i> Janet ♂	28
— 8.	— <i>neumogeni</i> Leech ♀	28
— 9.	<i>Aemona amathusia oberthüri</i> Stichel ♀	30
— 10.	— <i>lena</i> Atkinson ♀	31

## TAFEL 5

Fig. 11.	<i>Faunis menado menado</i> Hewitson ♀	33
— 12.	— <i>aerope excelsus</i> Fruhstorfer ♀	36
— 13.	<i>Taenaris diana diana</i> Butler ♀	41
— 14.	— <i>phorcus uranus</i> Staudinger ♀	44

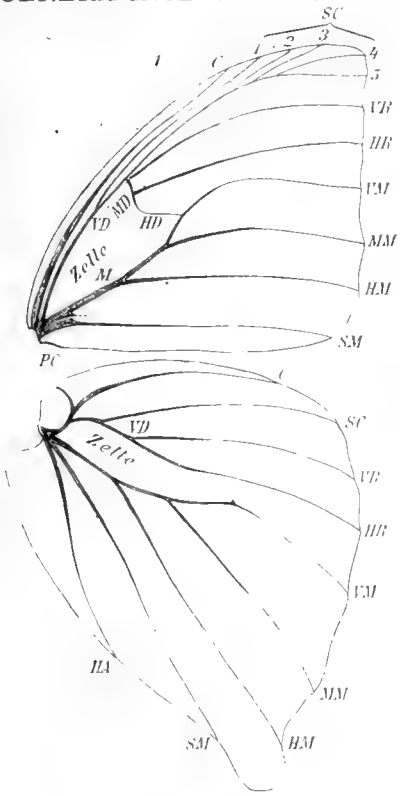
## TAFEL 6

Fig. 15.	<i>Taenaris selene</i> Westwood ♂	44
— 16.	— <i>wahnesi senaria</i> Stichel ♂	48
— 17.	— <i>cyclops</i> , forma <i>agasta</i> Stichel ♂	49
— 18.	— <i>artemis myopina</i> Fruhstorfer ♂	51



GENERA INSECTORUM

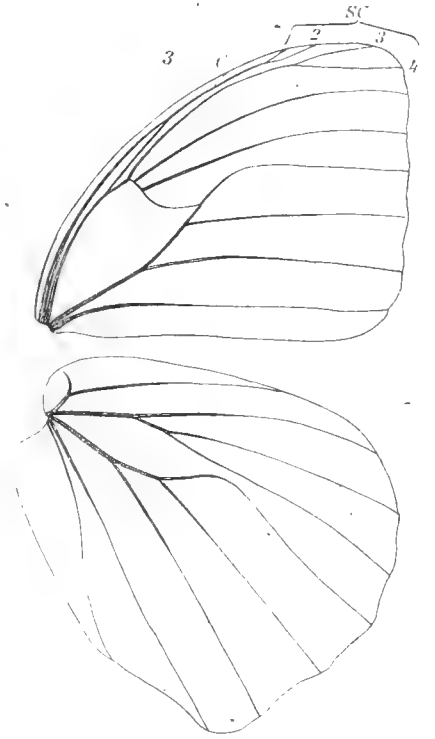
LEPIDOPTERA RHOPALOCERA



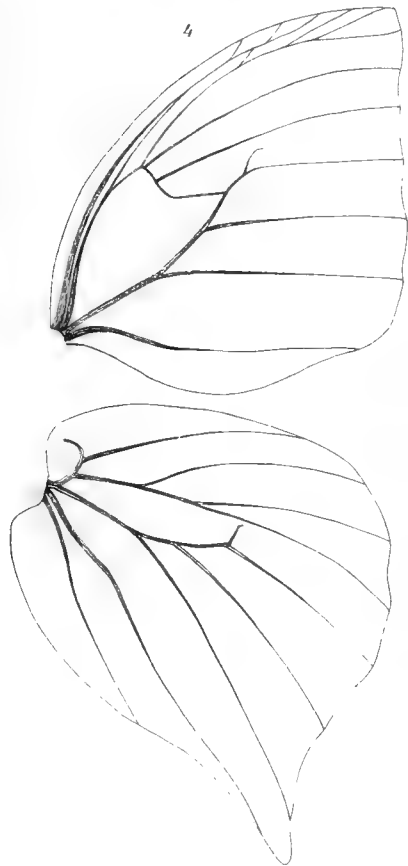
*G. Amathusia* ( $\frac{1}{7}$ )



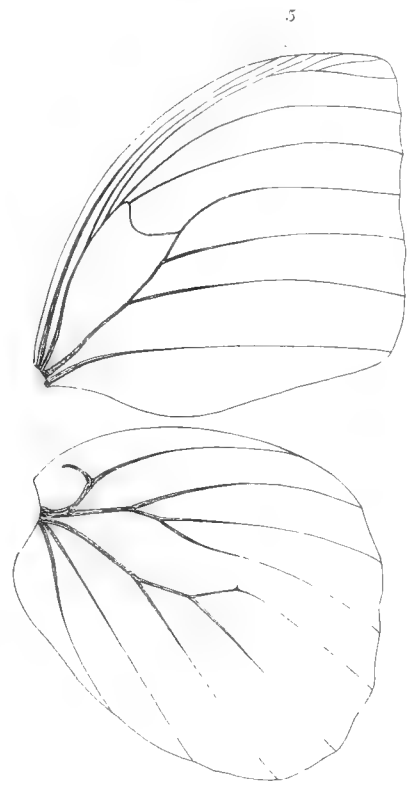
*G. Amathuxidia* ( $\frac{1}{7}$ )



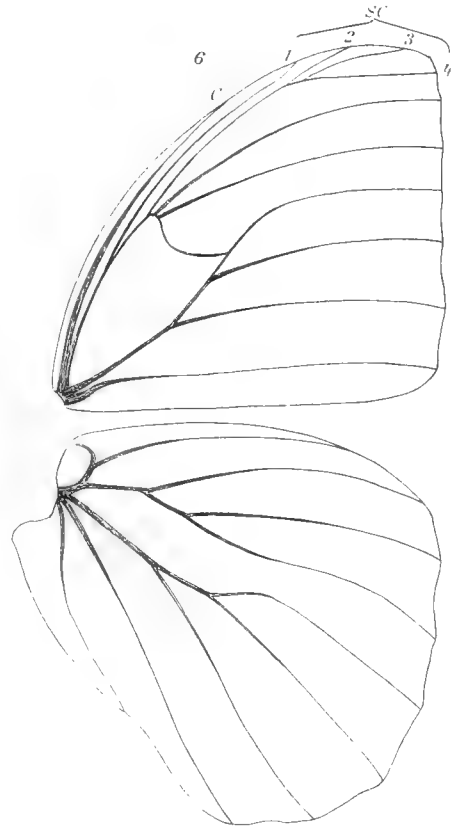
*G. Thaumantis* ( $\frac{1}{7}$ )



*G. Zeuxidia* ( $\frac{6}{5}$ )



*G. Thauria* ( $\frac{1}{7}$ )



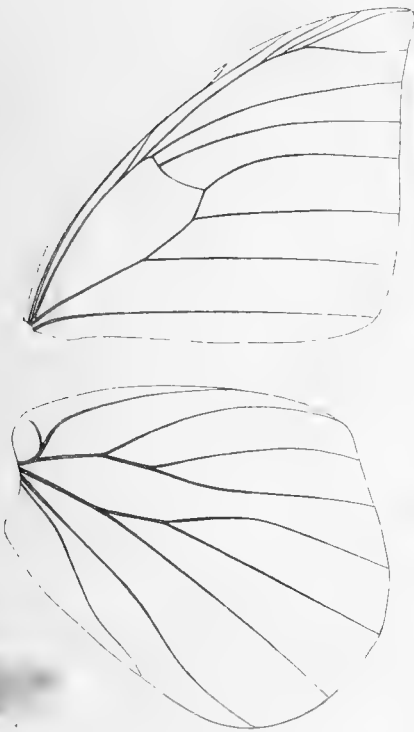
*G. Stichophthalma* ( $\frac{1}{7}$ )

FAM. NYMPHALIDÆ

SUBFAM. AMATHUSIINÆ

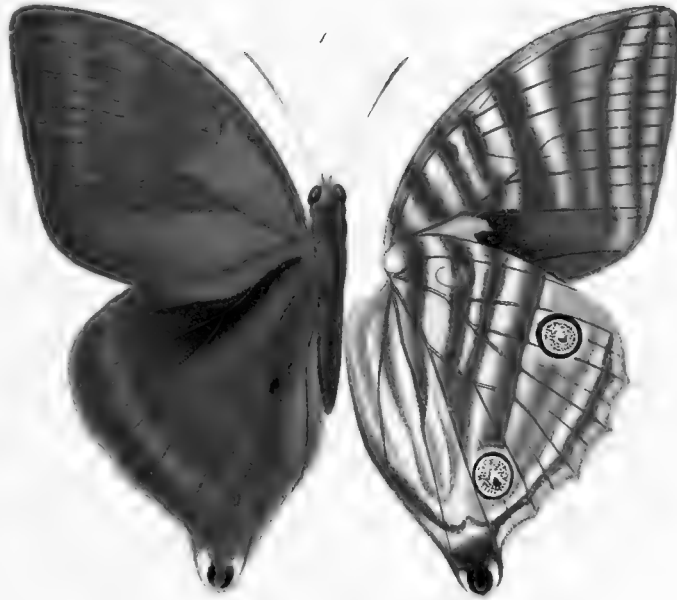
LIBRARY  
OF THE  
UNIVERSITY OF ILLINOIS

7

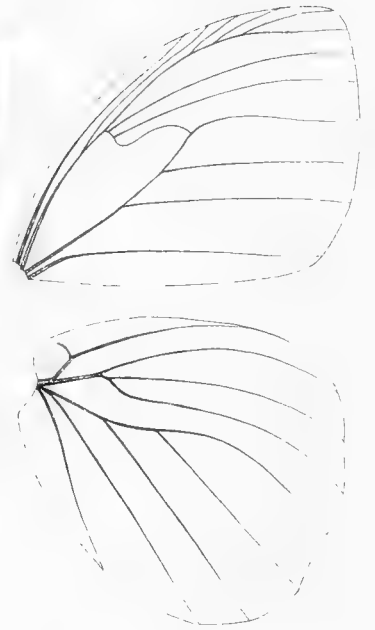


*G. Aemona* (♂)

8

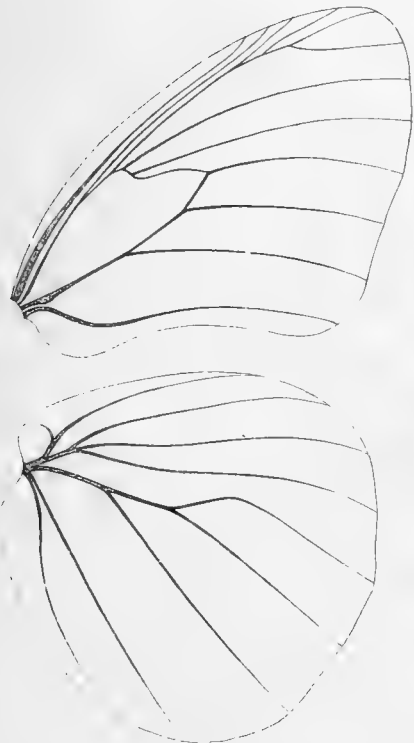


*Amathusia virgata* Butl. ♂



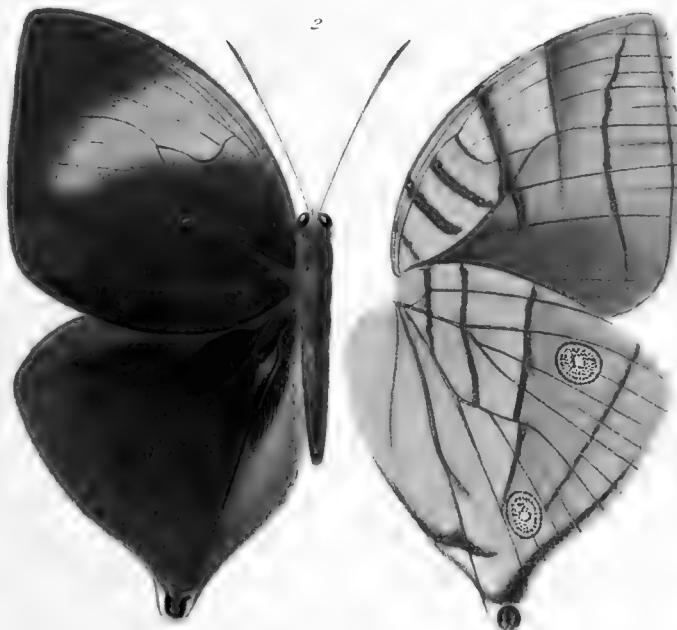
*G. Faunis* (♂)

9

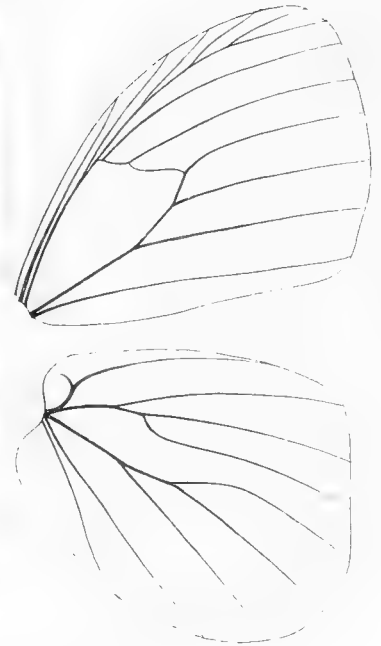


*G. Taenaris* (♂)

10



*Amathuxidia ploteni ploteni* Staudgr. ♂



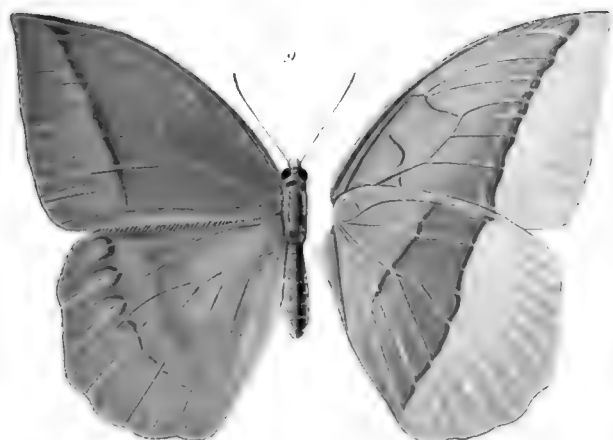
*G. Xanthotaenia* (♂)

FAM. NYMPHALIDÆ

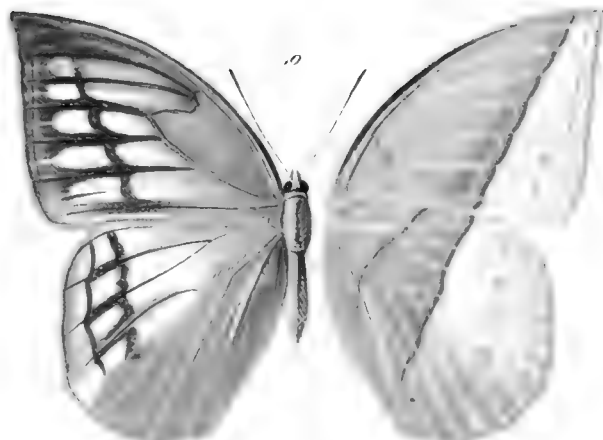
SUBFAM. AMATHUSIINÆ

LIBRARY  
OF THE  
UNIVERSITY OF CHICAGO

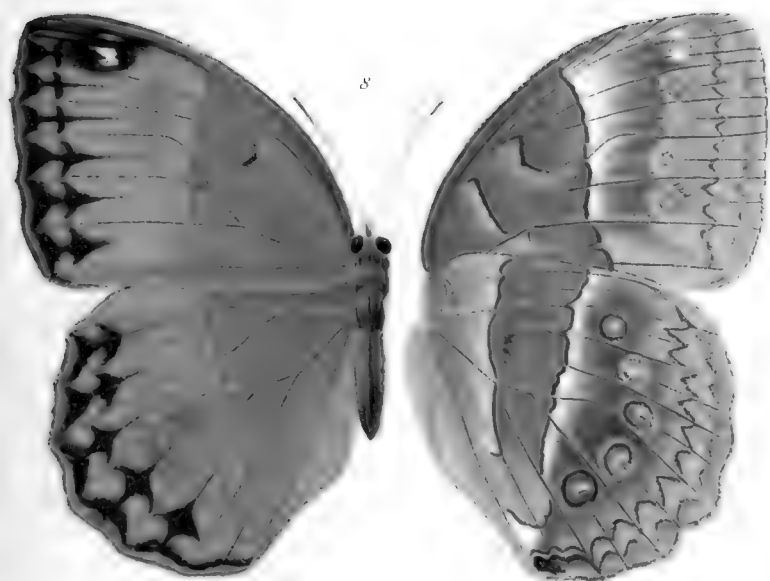




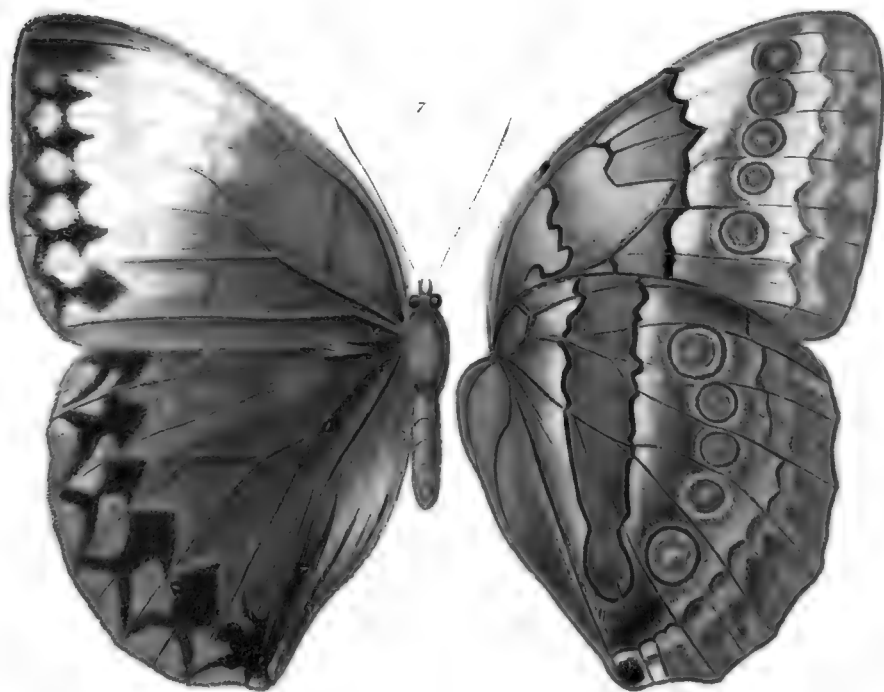
*Aemona amathusia oberthüri* Stich. ♀



*Aemona lena* Atkins. ♀



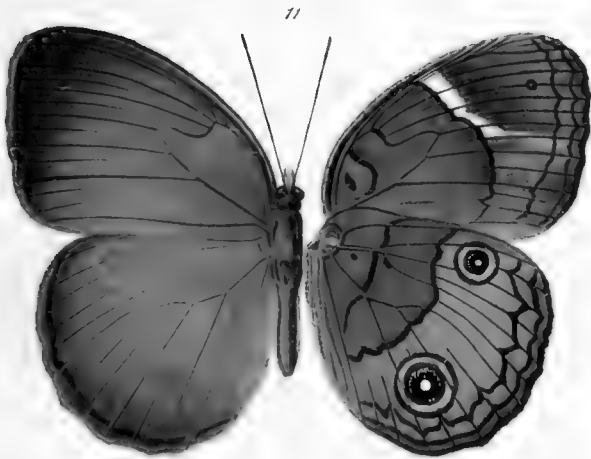
*Stichophthalma neumogeni* Leech ♀



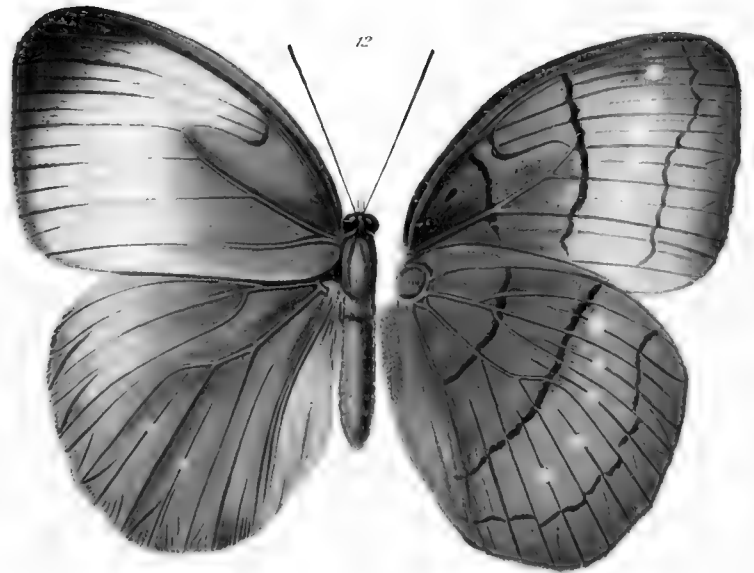
*Stichophthalma louisa mathilla* Janet. ♂

FAM. NYMPHALIDÆ  
SUBFAM. AMATHUSIINÆ

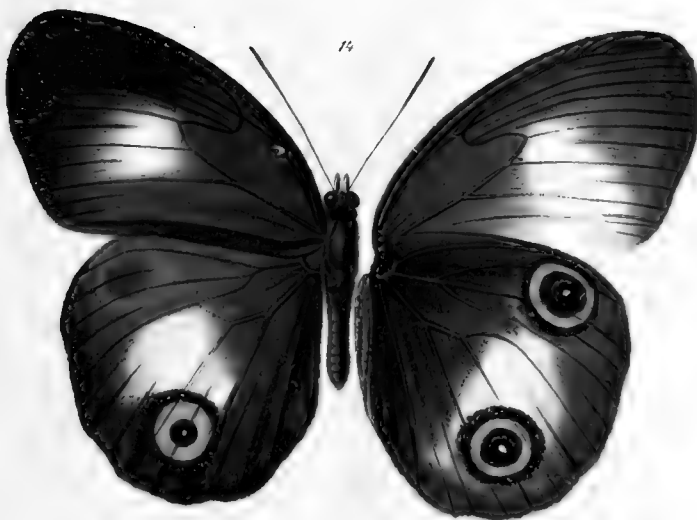




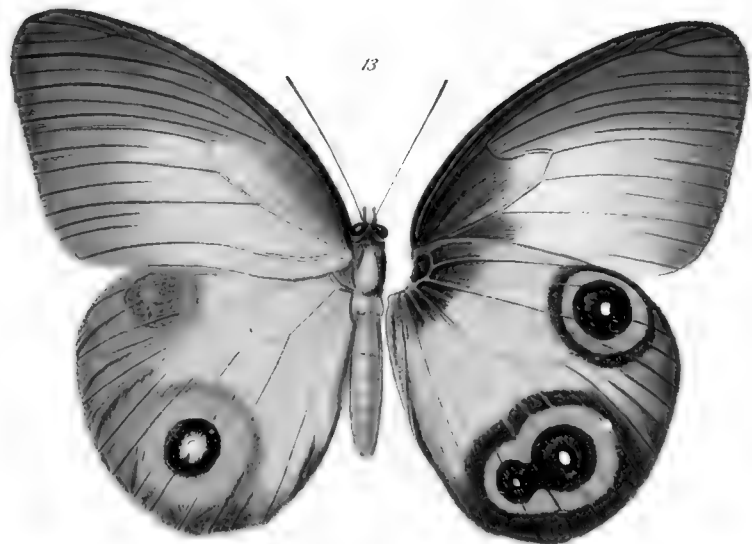
*Faunis menado menado* Hew. ♀



*Faunis aerope excelsus* Fruhst. ♀



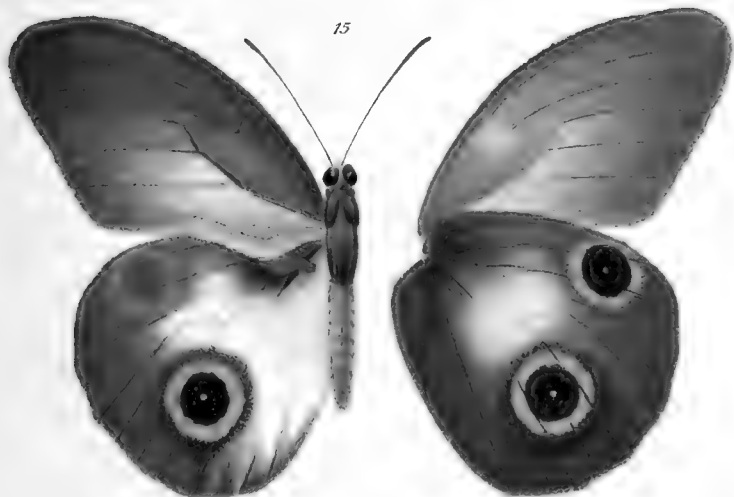
*Taenaris phorcas uranus* Stgr. ♀



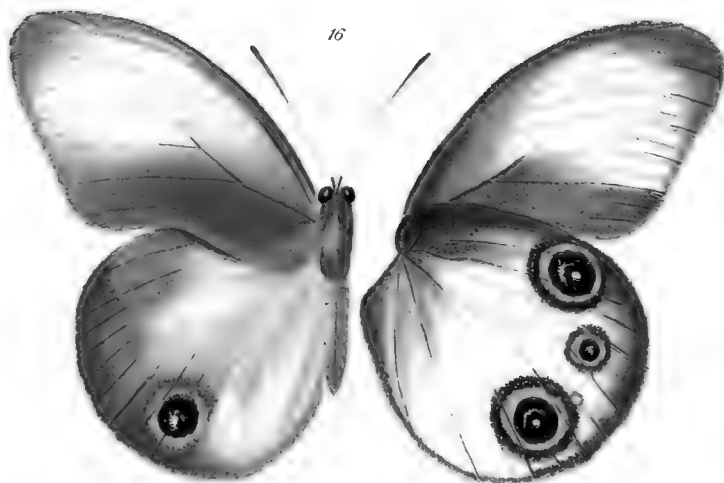
*Taenaris diana diana* Butl. ♀

FAM. NYMPHALIDÆ  
SUBFAM. AMATHUSIINÆ

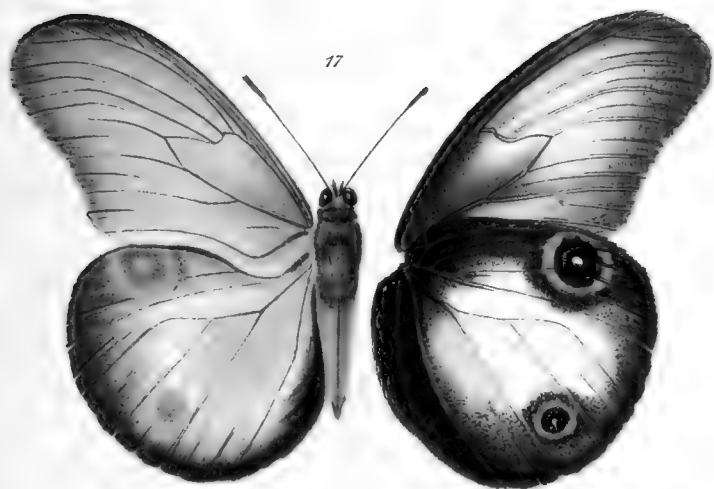




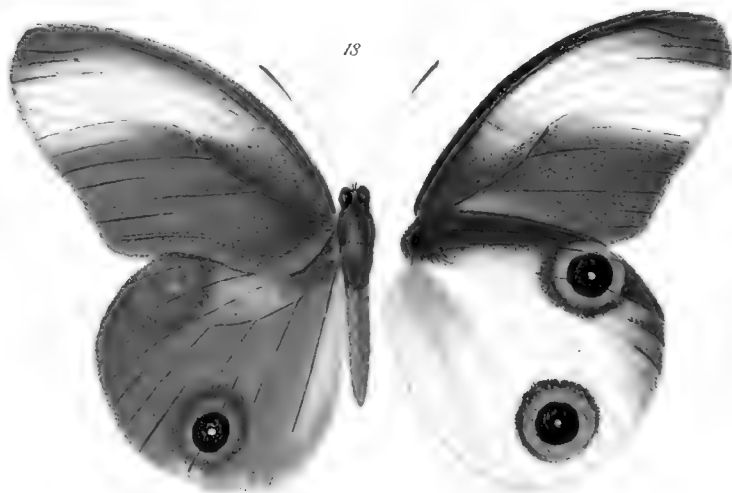
*Taenaris selene* Westw. ♂



*Taenaris wahnesi senaria* Stich. ♂



*Taenaris cyclops, furva agasta* Stich. ♂



*Taenaris artemis myopina* Fruhst. ♂

FAM. NYMPHALIDÆ  
SUBFAM. AMATHUSIINÆ



# LEPIDOPTERA

FAM. NYMPHALIDÆ

SUBFAM. HELICONINÆ





# LEPIDOPTERA RHOPALOCERA

## FAM. NYMPHALIDÆ

### SUBFAM. HELICONIINÆ

von H. STICHEL

MIT 6 COLORIERTEN TAFELN



FÜR die Subfamilie Heliconiinae ist als Typus die Gattung *Heliconius* [Linné, 1758, Subgenus(1)] anzunehmen. Dieselbe gehört zu der Reihe von Genera, welche Latreille (1805) als erste Familie *Papilionides* der Tagfalter, *Diurni*, in seiner « Histoire naturelle des Crustacés et Insectes » vereinigte und später (1829) in etwas engerer Begrenzung als Sectio *Hexapoda* der Tribus 1 *Papilionides* bezeichnete. Th. Horsfield (1828) stellte diese Gattung als « aberrantes Genus » im Verein mit genetisch mehr oder weniger entfernt verwandten in die 3. Stirps seines Systems mit *Chilopodiform* oder *Scopolendriform* larvae. Bereits 1827 hatte indessen Swainson aus dem System von Latreille die Familie *Heliconidae* als Sonder-Einheit eliminiert, aber ohne nähere Begrenzung des Begriffs, und Boisduval & Leconte (1833, 1836) nehmen die Bezeichnung *Heliconides*, Blanchard (1840) die Wortbildung *Heliconites* als Familie oder Tribus an, indessen umfassten diese Einheiten ausser *Heliconius* s. str. eine Reihe Genera mit ähnlichen Arten, so auch *Acraeinae*. In den folgenden Veröffentlichungen von Doubleday (1844, 1847), Wallace (1853) u. a. ersehen wir ebenfalls eine ähnliche Begrenzung der Familie, die nunmehr wieder als *Heliconidae* bezeichnet wird. Sie enthielt neben *Heliconius* s. str. insbesondere *Danainae*, *Ithomiinae* (*Neotropiden* nach Schatz), dagegen wurden *Acraeinae* und das Genus *Eucides* ausgeschlossen. Eine genauere und treffendere Scheidung der Begriffe erfolgte dann 1862 durch Bates. Dieser teilte die Familie unter Ausschluss der *Acraeinae* s. str. in die beiden Gruppen *Danaoid-Heliconidae* und *Acraeoid-Heliconidae*; letztere umfasste die beiden Gattungen

(1) Wir betrachten hier, in Uebereinstimmung mit C. D. Sherborn (Index Animalium, Vol. 1, p. 452, Cambridge, 1902) u. a., die von Linné in seinem Systema Naturae, ed. 10 u. 12, neben den Gattungsnamen *Papilio* etc. benutzten Bezeichnungen, die in den Seitenüberschriften als Worte im Singular stehen, als systematische Einheiten in subgenerischem Sinne.

*Heliconius* und *Eueides* und wurde schliesslich von genanntem Autor als Subfamilie *Heliconinae* der Familie *Nymphalidae* bezeichnet. In dieser Begrenzung hat sich die Familie bzw. Unterfamilie bis heutigen Tages im allgemeinen erhalten, wengleich, namentlich infolge unsicherer Scheidung der Gattungen, absichtslos oder auch mit Absicht nicht selten noch Vertreter der *Ithomiinae* (*Neotropiden*) zu den *Heliconinae* gerechnet worden sind. In der Wahl der Wortbildung und auch bezüglich der Anwendung der systematischen Bezeichnung fehlte es an einem einheitlichen Prinzip bis auf die neueste Zeit und sind die verschiedenen Auffassungen und Ausdrücke aus dem nachstehenden Literaturnachweis ersichtlich. Die Anregung F. Müllers (1877), in die Familie der Heliconiiden die Gattungen *Dione*, *Colaenis* und ähnliche vermöge naher natürlicher Verwandtschafts-Charaktere einzuschliessen, fand nur vereinzelt Aufnahme durch Haase (1891) und Reuter (1896). Autor vorliegenden Fascikels behandelte den systematischen Begriff im gleichen Umfange bereits als eigene Familie (1905), die vorgeschriebene Disposition des Werkes bedingt indessen die Anwendung der Bezeichnung als Subfamilie ohne Begriffsänderung.

### LITERATURNACHWEIS

- Heliconidae.** Swainson in Philos. Magaz. ser. 2, Vol. 1, p. 187 (1827).  
**Heliconides.** Boisduval u. Leconte, Lép. Amér. sept. Vol. 1, p. 138 (1833).  
**Heliconides.** Boisduval, Spec. Gén. Lép. Vol. 1, p. 165 (1836).  
**Heliconites.** Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 436 (part.) (1840).  
**Heliconidae** (part.) + **Acraeidae** (part.). Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 52; p. 60 (1844).  
**Heliconidae.** Doubleday in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 96 (1847).  
**Heliconidae,** Tribus (part.) + **Argynitae,** Divisio (part.). Chenu u. Lucas in Encycl. Papill. Vol. 1, p. 66 u. 80 (1853).  
**Heliconidae.** Wallace in Trans. Ent. Soc. Lond. (2), Vol. 2, p. 258 (1853) (part.).  
**Heliconidae** (part.) + **Nymphalidae** (part.). Ménétrés, Cat. Acad. Imp. St.-Pétersb. Lep. Vol. 1, p. 18; p. 21 (1855).  
**Acraeoid-Heliconidae,** Gruppe. Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 496 (1862).  
**Heliconinae,** Subfam. Bates, ibidem, Vol. 23, p. 515, 553 (1862).  
**Heliconiidae.** C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 79 (1862).  
**Heliconina.** Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 18, p. 96, t. 75 (1864).  
**Heliconinae,** Subfam. Bates in Journ. Ent. Vol. 2, p. 176 (1864).  
**Heliconinae,** Subfam. Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 119 (part.) (1869).  
**Heliconiinae,** Subfam. Butler in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 489 (part.) (1870).  
**Heliconides** (part.) + **Acréides** (part.). Boisduval, Lép. Guatém. p. 28 (1870).  
**Heliconinae,** Subfam. Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 138 (1871).  
**Heliconides,** Tribus. Capronnier in Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 17, p. 23 (part.) (1874).  
**Heliconinae,** Subfam. Butler u. Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. 1874, p. 350 (1874).  
**Heliconidae.** Scudder in Bull. Buffalo Soc. Vol. 2, p. 245 (part.) (1875).  
**Heliconidae.** F. Müller in Ent. Zeit. Stett. Vol. 38, p. 492 (part.) (1877).  
**Heliconinae,** Subfam. Godman u. Salvin in Proc. Zool. Soc. Lond. 1877, p. 62.  
**Heliconinae,** Subfam. Bates in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 20, p. 119 (1877).  
**Heliconinae,** Subfam. Butler in Trans. Ent. Soc. Lond. 1877, p. 312.  
**Heliconides,** Tribus. Bar in Ann. Soc. Ent. Fr. (5), Vol. 8, p. 23 (1878).  
**Heliconinae,** Subfam. Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 143 (1881).  
**Heliconina.** Snellen in Tijdschr. v. Ent. Vol. 30, p. 13 (part.) (1886).  
**Heliconinae.** W. Müller in Zool. Jahrb. Vol. 1, p. 428 (1886).

**Heliconiden**, Fam. Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 74 (1886); Vol. 2, p. 104 (1887).

**Heliconinae**, Subfam. Haase in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 4, p. 32 (1891).

**Heliconiden**, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 281 (1893).

**Heliconiinae**, Subfam. Kirby, Handb. Lep. Vol. 1, p. 40 (1894).

**Heliconidi**, Chapman in Ent. Record, Vol. 6, p. 152 (1895).

**Heliconiden**, Fam. Reuter in Acta Soc. Sc. Fenn. Vol. 22, p. 48 (1896).

**Heliconiinae**, Subfam. Reuter. ibidem, Vol. 22, p. 554 (1896).

**Heliconiinae**, Subfam. Reuter in Ent. Record, Vol. 10, p. 96 (1898).

**Heliconiinae**, Subfam. Jordan in Novit. Zool. Vol. 5, p. 387 (1898).

**Heliconiinae**, Subfam. Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 10 (1901).

**Heliconidae**, Dyar in Bull. U. S. Nat. Mus. Vol. 52, p. 32 (1902).

**Heliconinae**, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 167 (1904).

**Heliconiidae**, Fam. Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 1 (1905).

**Allgemeine Charaktere.** — Die Heliconiinae sind Tagfalter mittlerer Grösse von schlankem, länglichem Flügelschnitt ohne wesentliche Ecken- oder Winkelbildung. Die Färbung und Zeichnung der Flügel ist meist lebhaft bunt und mannigfaltig aber auch sehr variabel und unbeständig. Der Zeichnungscharakter spaltet sich nach zwei Hauptrichtungen, in solchen mit schwarzen Zeichnungen auf gelblich-, rötlich- oder dunkelbraunem Grunde und solchen mit farbigen Zeichnungen auf schwarzem oder schwarzblauem Grunde, nach bestimmten Prinzipien, die bei den einzelnen Gattungen näher erläutert werden.

Kopf ziemlich breit, Körper schlank, Abdomen länger, selten etwas kürzer als der Hinterflügel. Die Augen sind gross, eiförmig gewölbt, nackt; die Palpen deutlich dreigliedrig, den Kopf nur wenig überragend, dicht beschuppt und verschiedenartig behaart. Der an der Innenseite des Basalgliedes befindliche Basalfleck in verschiedener Grösse, die Struktur auf demselben bei den beiden zugehörigen Gattungen ebenfalls etwas verschieden. Die Antennen sind schlank, nur schwach spindelförmig oder kolbenförmig verdickt, von verschiedener Länge, dorsal mehr oder weniger beschuppt, ventral mit drei bis zum Endglied gut ausgebildeten Längsgraden, zwischen denen zwei ziemlich tiefe Furchen liegen. Vorderbeine bei beiden Geschlechtern verkümmert, beim ♂ mit eingliedrigem, glattem, beim ♀ mit fünfgliedrigem, bedornem Tarsus. Das Geäder ist zart aber nicht gerade schwach, Zelle in Vorder- und Hinterflügel geschlossen, Praecostalis des letzteren einfach, wurzelwärts gekrümmt. Subcostalis des Vorderflügels fünfästig, Mediana nahe der Flügelbasis hinten mit kurzem, schräg distalwärts gerichtetem, spitzem Aderansatz (Mediansporn), welcher als Rudiment einer rückgebildeten Ader gedacht werden muss, deren weitere Lage in Gestalt einer leichten Membranfalte (Faltenader) zwischen HM und SM angedeutet ist.

Die Heliconiinae sind Tagfalter im Sinne des Wortes. Sie sind hauptsächlich Bewohner des Waldes, bevorzugen dessen sonnenbechene Ränder, Lichtungen und feuchte Niederungen und saugen an Blumen; wenigere Arten findet man an schattigen Stellen oder sieht sie gelegentlich um Baumkronen kreisen. Sie besitzen einen segelnden und langsamen Flug, schweben oft längere Zeit in kreisförmiger Bewegung mit horizontal ausgebreiteten Flügeln in der Luft und ruhen auf Blättern und Blüten mit aufgerichteten Schwingen. Ihr Auftreten ist in der Regel scharenweise, gegen Abend sollen sie sich in Trupps versammeln und in der Luft wie Mücken auf und nieder tanzen, wenn ermüdet verschwindend und ihren Platz anderen überlassend. Dieses Spiel soll in gewisser Regelmässigkeit wiederholt werden, es ist bei der Gattung *Heliconius* beobachtet worden und diese Beobachtung wird mehrfach bestätigt (Bates, Schatz, Michael u. a.).

Die biologischen Verhältnisse sind nur bei wenigen Formen der grossen Menge genauer bekannt. Soweit diese Kenntnisse reichen, ist das Ei der Heliconiinae von gelblicher Farbe, abgestumpft zuckerhut-

förmig, etwa um die Hälfte höher als breit, vertikal und horizontal gerieft, so dass die Oberfläche mit zahlreichen unregelmässig pentagonalen oder rhomboidalen Vertiefungen bedeckt ist. Angeheftet ist dasselbe mit der flachen Breitseite an der Spitze junger Ranken und Zweige oder auf der Unterseite der Blätter der Futterpflanze. Die Raupen leben, wahrscheinlich gesellig, an Passiflora-Arten (*P. alata* Ait., *P. edulis* Sims., *P. amethystina* Mek., *P. coerulea* L. u. a.), sie sind walzenförmig, unscheinbar weisslich oder gelb gefärbt, erwachsen mit quer- oder längsstehenden Reihen von schwarzen Punkten oder Flecken, oder in der dorsalen Hälfte braun bis schwarz, seitlich und unten blassgelb, in dem Dorsalstreifen gelbe Punkte, die mit dem Alter an Grösse zunehmen (*Eueides*). Der Kopf schwarz oder gelb mit zwei kurzen, stumpfen, mit Borsten besetzten Hörnern, auf dem Körper zahlreiche Warzen mit kurzen Borsten und gut entwickelte, verzweigte Dornen von schwarzer Farbe, an deren Stelle in der Jugend nur primäre, spitze oder geknöpfte Borsten vorhanden sind. Die Puppe besitzt drei seitlich bewegliche Segmentverbindungen, ist hängend, schlank, Flügelscheiden weit vorgezogen (*Heliconius*) oder nur wenig vortredend (*Eueides*), dorsal der Körper mehr oder weniger sattelartig eingedrückt, Oberfläche dornig und höckerig, namentlich auf dem Rücken, am unteren (Kopf-)Ende zwei wellig gerandete oder glatte, stark divergierende Hörner. Gewisse Puppen der Gattung *Eueides* haben auf dem 6. und 7. Segment dorsal zwei ausserordentlich lange, zweigartige Fortsätze, sie hängen zuerst vertical und biegen sich dann derart, dass der Körper — mit der ventralen Seite nach oben — horizontal, beziehungsweise parallel zum Anheftungs-Körper gerichtet ist. Färbung meist unscheinbar weisslich oder gelb, schwarzbraun gemischt und mit undeutlichen Längsstreifen, die Dornen schwarz oder gelb, bei der Gattung *Heliconius* der Körper unterhalb der Flügelscheiden mit silberglänzenden Flecken (nach W. Müller, W. H. Edwards).

#### UEBERSICHT DER GATTUNGEN

1. — *Antennen über halber Länge des Vorderrandes des Vorderflügels, distal nur schwach keulenförmig verdickt, dorsal der Schaft nur in der proximalen Hälfte dicht beschuppt* . . . . . 1. Genus *HELICONIUS*, Linné.
2. — *Antennen unter halber Länge des Vorderrandes des Vorderflügels, distal mit deutlich abgesetztem Kolben, dorsal bis zum letzten Gliede dicht beschuppt.* 2. Genus *EUEIDES*, Hübner.

#### I. GENUS *HELICONIUS*, LINNÉ

**Heliconius** (Subgenus). Linné, Syst. Nat. (10), p. 465 (part.) (1758); **H.** (Genus). Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 14, p. 200 (1805); derselbe, Gen. Crust. Ins. Vol. 4, p. 200 (part.) (1804); Oken, Lehrb. Naturg. Vol. 3 (1), p. 725 (part.) (1815); Latreille in Cuvier, Règne anim. Vol. 3, p. 549 (part.) (1817); derselb., Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 10 (1819); Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 553 (1862); C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 79 (1862); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 138 (part.) (1871); Scudder in Proc. Amer. Acad. Vol. 10, p. 185 (1875); derselbe, in Bull. Buffalo Soc. Vol. 2, p. 235 (1875); F. Müller in Ent. Zeit. Stett. Vol. 38, p. 492 (1877); Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 143 (1881); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 74 (1885) (part.); Schatz (Staudinger u.), Exot. Schmett. Vol. 2, p. 105 (1887); Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 281 (1893); Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 10 (1900); Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 183 u. Gatt. *Heliconius*. Vol. 1, p. 1 (1900); derselbe in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 25 u. Gatt. *Heliconius*. Vol. 2, p. 1; Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 2.

**Heliconia**. Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 202 (part.) (1819); Boisduval u. Leconte, Lép. Amér. sept. Vol. 1, p. 138 (part.) (1833); Duncan, Foreign Butt. p. 133 (1837); Doubleday,

List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 53 (part.) (1844); Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 101 (part.) (1847); Chenu u. Lucas in Encycl. Papill. Vol. 1, p. 67 (part.) (1853); Ménétries, Cat. Acad. Imp. St.-Pétersb. Lép. Vol. 1, p. 18 (1855); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 16, p. 28, 146 (1862), Vol. 18, p. 97, 179 (1864); Boisduval, Lép. Guatém. p. 28 (1870).

**Heliconie.** Latreille, Fam. nat. Règne anim. p. 32, 468 (1829); Gray in Griffith, Anim. Kingd. Vol. 15, p. 586 (1832).

**Heliconias.** v. Bönninghausen in Verh. Nat. Ver. Hamb. Vol. 9, p. 32 (1896).

**Nereis.** Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 11 (spec. : *N. festiva vesta*) (1806-16).

**Mechanitis.** Fabricius, Syst. Gloss. M. S., Illiger in Mag. Ins. Vol. 6, p. 284 (part.) (spec. : *M. doris*, *M. phyllis*) (1807); Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 1 (spec. : *M. eucrate* = *H. narcaea*) (als *Mechanites*) (1822-26).

**Eueides.** Hübner, Verz. Schmett. p. 11 (part.) (spec. : *E. eucoma*, *E. pione* = *H. numata* Cram.) (1816).

**Melinaea.** Hübner, ibidem, p. 11 (part.) (spec. : *M. clara* – *silvana* Cram.) (1816).

**Migonitis.** Hübner, ibidem, p. 11 (part.) (spec. : *M. aeode*, *M. erato* = *vesta* Cram., *M. burneyi* u. a.); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 218 (spec. typ. : *M. erato*) (1875).

**Sunias.** Hübner, Verz. Schmett. p. 12 (spec. : *S. phyllis*, *S. lucia*, *S. melpomene*, *S. callicopis*) (1816); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 271 (spec. typ. : *S. melpomene*) (1875).

**Apostrophia.** Hübner, Verz. Schmett. p. 13 (part.) (spec. : *A. charitonia* für *charithonia*) (1816); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 116 (spec. typ. : *A. charithonia*) (1875); Dyar in Bull. Unit. Stat. Mus. Vol. 52, p. 32 (spec. ead.) (1902).

**Sicyonia (Sycionia err. typ.).** Hübner, Verz. Schmett. p. 13; Index p. 7 (spec. : *S. sara* = *clytia* Cram., *S. thamar* u. a.) (1816); Scudder in Proc. Amer. Acad. Vol. 10, p. 268 (spec. typ. : *S. rhea* = *thamar* Hbn.) (1875).

**Ajantis.** Hübner, Verz. Schmett. p. 13 (spec. : *A. sappho* für *sappho*, *A. antiocha* für *antiochus*, *A. hecale*) (1816); Scudder in Proc. Amer. Acad. Vol. 10, p. 106 (spec. typ. *A. sappho* für *sappho*) (1875).

**Laparus.** Billberg, Enum. Ins. p. 77 (part.) (spec. *L. sara* = *rhea* L., *doris* u. a.) (1820).

**Phlogris.** Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 5 (spec. : *P. melpomene*) (1822-26).

**Blanchardia.** Buchecker, Syst. Ent. t. 56 (126) (spec. : *B. chaorina*) (1880?).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf breit, Augen eiförmig gewölbt, nackt, Stirn kurz behaart. Palpen flach, Querschnitt eiförmig, dicht beschuppt, spärlicher behaart, an der Innenseite schwächer, ventral stärker und etwas abstehend behaart und einzelne Haare länger und fein borstenartig hervortretend. Basalglied kurz, stark gekrümmt, Basalfleck gelblich chitiniert, klein, nur die etwas vortretende dorso-proximale Ecke des Gliedes einnehmend, distal durch ziemlich reichlich anliegende Schuppen quer abgegrenzt, fast in ganzer Ausdehnung auf einer bauchigen Wölbung mit geraden, etwas nach oben und vorn geneigten spitzen kegelförmigen Gebilden besetzt, welche an der dorsalen Seite des Fleckes etwas an Grösse zunehmen. Mittelglied etwa von doppelter Länge des Basalgliedes, schwach S-förmig aufwärts gebogen, der Stirn bis auf das distale Ende dicht anliegend und dort dorsal mit einem schopfartig abstehenden Haarbüschel bekleidet. Endglied kurz, länglich eiförmig, zugespitzt, etwas nach vorn gerichtet. Antennen dünn, gerade gestreckt, wenig kürzer oder etwas länger als die Zelle des Vorderflügels, ohne deutlich abgesetzten Kolben, sondern distal nur ganz schwach und allmählich keulenartig verdickt, an der Spitze wiederum eine Wenigkeit verjüngt, der Schaft ventral nackt, dorsal in der proximalen Hälfte dicht mit schmalen Schuppen besetzt, die allmählich spärlicher werden und sich distal ganz verlieren, oder in der distalen Hälfte überhaupt fehlen. An der ventralen Seite sind drei ziemlich hohe und bis zur Spitze gut ausgebildete Längsgrade vorhanden, welche zwei furchenartige Vertiefungen abschliessen und trennen. In diesen Furchen stehen kleine feine Härchen ziemlich gleichmässig verteilt und einzelne, paarweise, borstenartige Haare an den einzelnen Segmenten.

Thorax und Abdomen schlank, kurz und glatt behaart und beschuppt, letzteres meist über den Hinterflügel hinausragend, selten kürzer, beim ♀ zuweilen am Ende keulenartig verdickt. Vorderbein des ♂ glatt und dicht beschuppt, spärlicher behaart, mit länglichem, eingliedrigem, an der Spitze verjüngtem Tarsus, der ungefähr von halber Länge der Tibia ist; letztere etwa so lang wie das Femur. Vorderbein des ♀ mit fünfgliedrigem Tarsus, jedes Glied desselben mit einem Paar kurzer Dornen, das letzte mit einem kurzen, spitzen, klauenartigen Fortsatz; das erste Glied länger als die vier anderen zusammen; Femur etwas länger als Tibia, letztere doppelt so lang als der Tarsus; alle Glieder dicht beschuppt, spärlich behaart, die Behaarung lateral leicht gescheitelt. — Vorderflügel länglich, gestreckt oder stumpfwinklig dreieckig, die stumpfe Ecke am Hinterwinkel gedacht. Vorderrand schwach gekrümmt, Apex abgerundet, selten etwas eckig. Distalrand leicht konvex, seltener konkav hinter einer vorspringenden Ecke. Hinterwinkel abgerundet stumpfwinklig, Hinterrand leicht geschweift, bedeutend kürzer als der Vorderrand. Costalis und Subcostalis in ganzer Länge getrennt, erstere am letzten Drittel in den Vorderrand auslaufend. Subcostalis fünfstäbig. SC 1 entspringt in einiger Entfernung proximal von der vorderen Zellecke, SC 2 kurz distal von ihr oder unmittelbar an derselben, beide laufen in gleich schräger Richtung in den Vorderrand, SC 4 und 5 bilden eine mässig lange Gabel und münden beide in den Distalrand. Etwa in der Mitte zwischen SC 2 und SC 4 zweigt SC 3 ab und läuft in den Apex. Die Lage von SC 2 ist unbeständig und selbst bei ein und derselben Art etwas schwankend. Zelle lang und schmal, in der Mittellinie gemessen etwas kürzer als der halbe Flügel, die vordere Ecke spitz und weit vortretend. VDC sehr kurz rücklaufend oder ganz verkümmert. MDC und HDC etwa von gleicher Länge, sie bilden einen gegen die Flügelbasis konkav gekrümmten Bogen oder in die Zelle einspringenden Winkel, zuweilen mit ein oder zwei kleinen rücklaufenden Aderansätzen. HDC trifft die Mediana in spitzem Winkel. VR und HR in ziemlich gleichmässiger und flacher Krümmung verlaufend. Letztere entspringt entweder im Scheitel des von den Discocellularen gebildeten Winkels oder Bogens oder etwas weiter nach vorn, so dass MDC etwas verkürzt wird und HDC winklig gebrochen ist (Fig. 1).

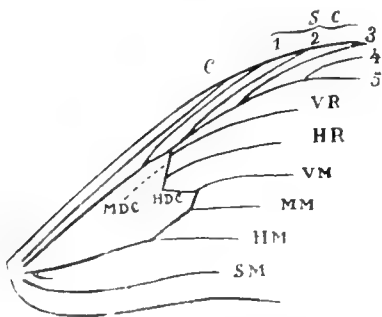


Fig. 1. — Aderverlauf im Vorderflügel von *H. erato callycopis*.

Mediana nahe der Basis hinten mit einem distalwärts gerichteten spornartigen Ansatz, dem Rudiment einer Ader, die sich in der Fortsetzung als schwache Falte in der Membran bis zum Distalrand verfolgen lässt. SM dem Hinterrande folgend, schwach S-förmig gebogen. Hinterflügel etwa eiförmig, mit abgeflachtem Vorderrande oder abgestumpft dreieckig mit konvex gekrümmten Seiten. Apex meist leicht geeckt, Distalrand gewellt, Hinterwinkel abgerundet, seltener etwas gewinkelt. Beim ♀ der Vorderrand flacher gekrümmt als beim ♂, und demzufolge bei ersterem die Costalis enger am Vorderrande gelegen und mit ihm parallel laufend. Costalis mündet in den Apex. Praecostalis einfach, wurzelwärts gekrümmt. SC von C weit getrennt. Zelle schmal

und kurz. VDC und MDC schräg nach hinten ohne wesentliche Aenderung der Richtung gestellt, HDC steil abfallend, senkrecht zur Mediana. Länge der Discocellular-Adern schwankend. Gewöhnlich alle drei annähernd gleich lang oder die hintere etwas kürzer als die gleich langen vorderen, zuweilen die mittlere aber verkürzt und die vordere wesentlich verlängert, nahe der Flügelwurzel abgezweigt. Verlauf der Medianäste und Submediana normal, Hinterrandader zart, geschweift, im letzten Drittel des Flügelrandes endigend.

Falter von mittlerer Grösse, etwa 30-50 mm Vorderflügelänge. Färbung und Zeichnung meist bunt und lebhaft aber sehr variabel und unbeständig. Unter den am meisten zur Variation neigenden Formenreihen kann man zwei Richtungen der charakteristischen Zeichnungsanlage unterscheiden, solche mit schwarzem Muster auf hellbraunem, rötlichem oder gelbem Grunde und solche mit farbigen :

roten, gelben, blauen, weissen, seltener grünen Zeichnungen auf schwarzem oder dunkelbraunem Grunde. In beiden Richtungen sind ganz bestimmte bei den einzelnen Arten wiederkehrende Grund-Charaktere der Zeichnung zu erkennen, die im folgenden kurz skizziert sein mögen. — Die Grundfarbe der Flügel ist hell-, rötlich- oder mohagonibraun, auf dem Vorderflügel (Fig. 2) tritt eine hellere, gelbe oder weisse, schräg liegende Querbinde auf; schwarz ist: das Apikalfeld, ein längs der S M laufender Streif (Submedianstreif), ein Fleck in der Zelle, mit wisch- oder keilartiger Verlängerung nach der Basis oder ohne solche (Keilfleck), ein Fleck im distalen Teil der Zelle, der meist mit dem schwarzen Vorderrande verfloren ist (Endzellefleck), zwei hintereinander liegende Flecke jenseits der Zelle zwischen den Medianästen (vorderer und hinterer Medianfleck) und endlich ein zapfen-, keil-, streif- oder hakenförmiger Fleck am Distalrande zwischen M M und H M (Randfleck). Endzell-, Medianflecke und Randfleck können unter sich und auch mit dem verbreiterten Apikalfeld zusammenfliessen, so dass die helle Querbinde von der Grundfarbe abgeschnitten und schliesslich durchbrochen



Fig. 2. — *H. numatus superioris*.



Fig. 3. — *H. numatus superioris* forma *geminata*.

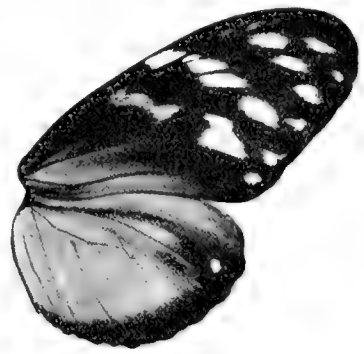


Fig. 4. — *H. anderida zuleika*.

wird und sich in Flecke auflöst (Fig. 3). Im weiteren können sich Submedianstreif und Keilfleck verbreitern, zusammenfliessen und mit der bereits schwarz gefärbten distalen Flügelhälfte vereinigen, so dass von der Grundfarbe im extremsten Falle nur etwas braune Wurzelbestäubung zurückbleibt (Fig. 4). Als dann bleibt aber stets der Hinterflügel vorherrschend braun. — Der Hinterflügel ist in seiner einfachsten Anlage ganz braun, ohne wesentliche Zeichnung, oder mit schwarzer Mittel- und Saumbinde. Beide können reduciert, nur stückweise vorhanden oder in Flecke aufgelöst, andererseits aber verbreitert sein und teilweise oder ganz zusammenfliessen, so dass der ganze Flügel bis auf den Apex in eine schwarze Fläche verwandelt wird. In diesem äussersten Falle ist aber wiederum im Vorderflügel die braune Grundfarbe in ihrer ursprünglichen Ausdehnung verblieben oder doch nur unwesentlich eingeschränkt. Auf der Unterseite sind beim ♂ 2 schwärzliche Streifen vorhanden, der eine kurz hinter dem Vorderrande (Costalstreif), der zweite zwischen C und S C (Subcostalstreif). Diese Streifen fehlen selten stückweise oder ganz, aber der Subcostalstreif ist distal von seiner Mitte in brauner oder gelber Farbe unterbrochen. Beim ♀ fehlt der Costalstreif in der Regel, dagegen ist der Subcostalstreif auf Ober- und Unterseite des Flügels vorhanden. Dieser Zeichnungscharakter findet sich in seinen verschiedensten Stadien bei den *Silvaniformes* (Sect. I, Cohors 1). — Die andere Richtung der Variation betrifft die *Melpomeniformes* (Sect. I, Cohors 3) und *Eratoformes* (Sect. II, Cohors 9). Hier liegt auf schwarzem, schwarzbraunem oder dunkelblauem Fond des Vorderflügels (Fig. 5) im Discus ein bindenartiger, farbiger Fleck, meist rot oder gelb, der durch den Einfluss der Grundfarbe in verschiedenartige Zeichnungen zerlegt wird. Zunächst dringt die dunkle Farbe von hinten oder aus distaler Richtung ein und durchsetzt den bindenartigen Fleck aus der Mitte heraus, so dass eine unregelmässige, zerklüftete und nicht näher zu definierende Fleck-Zeichnung entsteht (Fig. 6). Bei weiterem Fortschritt der Zersetzung (Fig. 7) verbleibt am Zellende eine Gruppe isolierter Flecke oder ein

einzelner Fleck übrig und in einiger Entfernung jenseits der Zelle eine mehr oder weniger bestimmte Fleckengruppe oder Binde. In allen Stadien der Zersetzung tritt öfters rote Basalbestäubung auf, die sich verbreitern und so ausdehnen kann, dass sie mit der diskalen Zeichnung zusammenfließt und wenn diese noch eine volle Binde darstellt, die Grundfarbe bis auf den apikalen Flügelteil einschränkt. Rote und gelbe Färbung sind unbeständig, jede tritt für sich oder beide nebeneinander, und zwar getrennt oder in ein und derselben Zeichnungsanlage auf. Der Hinterflügel ist im einfachsten Falle einfarbig oder es bilden sich Zeichnungen in Strahlen- oder Bindenform, je für sich oder seltener kombiniert, in einer der beiden Farben rot oder gelb, selten in beiden gemeinschaftlich. Zuweilen wird auch ein



Fig. 5. — *H. erato callycopis* forma *viculata*.



Fig. 6. — *H. erato callycopis*.



Fig. 7. — *H. erato cybelina* forma *amalfreda*.

beträchtlicher Teil der Flügelfläche farbig, aber nie derart, dass die dunkle Zone als Grundfarbe zu verkennen ist. — Die Zeichnungen der übrigen Cohorten sind einfacherer Art und werden bei den Gruppen-Diagnosen kurz erwähnt.

Schema des Flügelgeäders : Taf. I, Fig. 1a, 1b.

**Geographische Verbreitung der Arten.** — Die *Heliconius*-Arten sind fast über das ganze tropische und subtropische Süd-Amerika verbreitet, insbesondere aber in der äquatorialen Zone heimisch. Südlich reicht die Fluggrenze bis etwa zum 32. Breitengrad, nördlich dringen etliche Arten durch Zentral-Amerika bis Mexico, eine Art sogar bis in die gemässigte Zone Nordamerikas (Florida und Texas vor) und wird diese auch auf den Westindischen Inseln gefunden.

## Sectio I. OPISOGYMNI

Unterseite des Vorderflügels beim ♂ hinter der Zelle grau-seidenglänzend bis unmittelbar zur Mediana. Vorderrandfeld des Hinterflügels oberseits mit wenigen Ausnahmen glänzend hellgrau.

### Cohors I. SILVANIFORMES

*Antennen meist schwarzbraun, beim ♂ mit gelblicher Kolbenspitze, beim ♀ der Kolben allein oder der Schaft bis zum basalen Drittel gelblich. Oberseite der Flügel braun oder gelblich-braun mit schwarzer Zeichnung und häufig mit gelber oder weisser Querbinde, seltener dunkelbraun oder schwarz mit heller Discalbinde und mehreren Fleckreihen (1). Abdomen weit über die Hinterflügel hinausragend.*

#### 1. *Heliconius narcaea* Godart.

*Heliconius narcaea*. Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 39 (1905).



a. **Heliconius narcaea narcaea** Godart.

- Heliconia narcaea*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 217 (1819).  
*Heliconia narcaea*, Lucas, Hist. Nat. Léop. Exot. p. 96, t. 50, f. 3 (1835).  
*Heliconius narcaea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 28; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 4 (1901).  
*Heliconius narcaea narcaea*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 39, f. 8 (1905).  
*Mechanitis eucrate*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 1 (1822-26).  
*Heliconius eucrate*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 74, t. 31 (1885).  
*Heliconius eucrate*, W. Müller in Zool. Jahrb. Vol. 1, p. 428 (biol.) (1886).  
*Heliconia eucrato*, Prittwitz in Ent. Zeit. Stett. Vol. 26, p. 136 (1865).
- α. Forma **flavomaculata** Weymer.  
*Heliconius narcaea* var. *flavomaculatus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 341 (1893).  
*Heliconius narcaea flavomaculatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 28; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 4 (1901).  
 Süd-Brasilien : Bahia, Espirito-Santo.

b. **Heliconius narcaea satis** Weymer.

- Heliconius satis*, Weymer (Plötz M. S.) in Ent. Zeit. Stett. Vol. 36, p. 380, t. 1 f. 6 (1875).  
*Heliconius narcaea* var. *satis*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 341 (1893).  
*Heliconius narcaea satis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 28; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 4 (1901).  
*Heliconius eucrate* var. *infusata*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 75 (1885).  
 Süd-Brasilien : São-Paulo, Espirito-Santo, Minas Geraës.

c. **Heliconius narcaea polychrous** Felder.

- Heliconius polychrous*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 375, t. 47 f. 7 (1865).  
*Heliconius narcaea* var. *polychrous*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 341 (1893).  
*Heliconius narcaea polychrous*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 29; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 5 (1901).  
 Süd-Brasilien : São-Paulo, Rio Grande do Sul.

2. **Heliconius ismenius** Latreille.

- Heliconius ismenius*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 41 (1905).

a. **Heliconius ismenius ismenius** Latreille.

- Heliconius ismenius*, Latreille in Voy. Amer., Rec. Obs. Zool. Vol. 2, p. 125, t. 41 f. 5, 6 (1817).  
*Heliconia ismenia*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 223 (1819).  
*Heliconius ismenius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 31; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 7 (1901).  
*Heliconius frutschei*, Möschler in Ent. Zeit. Stett. Vol. 33, p. 336 (1872).  
*Heliconius distincta*, Plötz M. S., Icon. t. 237.

α. Forma **immoderata** f. nov. Stichel (1).

Colombia.

b. **Heliconius ismenius fasciatus** Salvin u. Godman.

- Heliconius fasciatus*, Salvin u. Godman in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 62 (1877); Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 150, t. 17 f. 3, 4 (1881).  
*Heliconius ismenius fasciatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 31; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 7 (1901).  
 Panama.

c. **Heliconius ismenius faunus** Staudinger.

- Heliconius faunus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 74, t. 31 (1885).  
*Heliconius metaphorus* var. *faunus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 295 (1893).  
*Heliconius ismenius faunus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 31; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 7 (1901).  
 Colombia : Rio San Juan.

d. **Heliconius ismenius hermanni** Riffarth.

- Heliconius ismenius* var. (*ab.*) *hermanni*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 407 (1899).  
*Heliconius ismenius hermanni*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 32; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 8 (1901).  
 Süd-Colombia(?).

1) *H. ismenius ismenius* forma *immoderata*. — Differt a forma principali alarum posticarum margine distali nigra late diffusa, cum fascia discali connexa. — Von der typischen Form hauptsächlich dadurch auffällig abweichend, dass die schwarze Besäumung des Distalrandes der Hinterflügel stark verbreitert und mit der vom Apex ausgehenden, sonst nur rudimentar vorhandenen Mittelbinde zu einem in der Mitte circa 9 mm breiten Randfelde verflochten ist. Im Apex stehen 3 weisse Flecke, 2 grössere und 1 kleinerer, und zuweilen bilden sich in deren Fortsetzung nach hinten beim ♀ etliche paarig stehende weisse Wischflecken. — Vorderflügel wie bei der Hauptform, nur der distale hellbraune Teil der Zelle mehr oder weniger schwärzlich überstäubt, in der hinteren Zelle leicht weisslich bepudert, der Analwinkel geschwarzt, meist mit 1 oder 3 etwas trüb-weissen Fleckchen. — 1 ♂, 2 ♀ coll. Riffarth, Berlin. — Colombia (Muzo).

e. **Heliconius ismenius telchinia** Doubleday.

*Heliconia telchinia*, Doubleday in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 104, t. 14 f. 4 (1847).

*Heliconius telchinia*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 149 (1881); Vol. 2, p. 667 (1901).

*Heliconius ismenius telchinia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 30; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 6 (1901).

Guatemala, Honduras, Nord-Colombia.

f. **Heliconius ismenius clarescens** Butler.

*Heliconius clarescens*, Butler in Ann. Nat. Hist. ser. 4, Vol. 15, p. 223 (1875).

*Heliconius clarescens*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 150, t. 17 f. 5, 6 (1881).

*Heliconius ismenius clarescens*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 30; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 6 (1901).

Panama (Chiriqui).

3. **Heliconius hippola** Hewitson.

*Heliconius hippola*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 44 (1905).

a. **Heliconius hippola hippola** Hewitson.

*Heliconia hippola*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 4, t. Heliconia 5 f. 13 (1867).

*Heliconius hippola*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 34; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 8 (1901).

Näherer Fundort unbekannt.

b. **Heliconius hippola lycraeus** Weymer.

*Heliconius lycraeus*, Weymer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 51, p. 286 (1890).

*Heliconius hippola lycraeus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 33; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 8 (1901).

Peru(?)

4. **Heliconius numatus** Cramer.

*Heliconius numatus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 45 (1905).

a. **Heliconius numatus numatus** Cramer.

*Papilio numata*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 4, p. 17, t. 297 f. C, D (1780); p. 251 (1782).

*Heliconia numata*, Godart (Atreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 217 (1819).

*Heliconius numata*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 553 (1862).

*Heliconius numata*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 74 (1885).

*Heliconius numata*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 33; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 9 (1901).

*Euodes pnone*, Hubner, Verz. Schmett. p. 11 (1816).

Niederländisch- und Britisch-Guayana.

2. Forma **guiensis** Riffarth.

*Heliconius numata* ab. *guiensis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 108 (1900).

*Heliconius numata guiensis*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 35; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 11 (1901).

Britisch-Guayana.

3. Forma **melanops** Weymer.

*Heliconius numata* var. *melanops*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 304 (1893).

*Heliconius numata melanops*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 35; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 11 (1901).

Französische-, Niederländisch- und Britisch-Guayana.

b. **Heliconius numatus isabellinus** Bates.

*Heliconius numata* var. *isabellinus*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 554 (1862).

*Heliconius aurora* var. *isabellinus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 75 (1885).

*Heliconius numata isabellinus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 36; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 12 (1901).

Nord-Brasilien: Obidos, Amazonas; Peru: Iquitos, Yurimaguas.

c. **Heliconius numatus praelautus** Stichel, **nov. subsp.** (1). — Taf. I, Fig. 2, 3.

Peru: Ucayali.

1. *H. numatus praelautus*. — Subspecies supra tulya. Als anteis striga lata cellulari, altera prope marginem posteriorem, fascia irregulari transversali discali obliqua, apice nigris; als posteis fascia media margineque distali dentatis, nigris. — Diese neue Unterart schliesst sich an *H. n. isabellinus* an und ist von ihm im wesentlichen dadurch unterschieden, dass die jenseits der schwarzen Discalflecke liegende Schrägbinde bis zu den Subapicalflecken verbreitert und mit diesen vollständig in gleichmässig braunem Farbton verschmolzen ist, nur die Adern bleiben fein schwarz bestäubt. Im schmal-schwarzen Apex stehen einige verloschene braune Fleckchen. Endzelleck gross, fast quadratisch, Medianfleck und Randfleck zusammengelassen. Keilfleck stark entwickelt, mit breitem, unmittelbar anliegendem Ausläufer nach der Flügelwurzel. — Hinterflügel mit deutlich isolierter schwarzer Mittelbinde, die vorn durch das hintere Zellende läuft und hinten stark gekerbt ist, sämtliche sie schneidenden Adern fein braun bestäubt. Randbinde ziemlich breit, schwarz, vorn ebenfalls stark ausgezackt, gegen Apex und Hinterwinkel wesentlich verschmälert und ohne Saumfleck. — Unterseite wie oben, aber fädler, Mittelbinde des Hinterflügels in langliche Flecke aufgelöst, in der Randbinde verloschene bräunliche Saumfleckchen. — Vorderflügel-länge 45 mm. — ♀, 19 p. 1, coll. Riffarth, Berlin. — Peru: Ucayali.

**d. Heliconius numatus mavors** Weymer.

- Heliconius superioris* var. *mavors*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 305 (1893).  
*Heliconius numata mavors*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 305; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 12 (1901).  
 Nord-Brasilien : Obidos; Niederländisch-Guayana.

**e. Heliconius numatus superioris** Butler. — Pag. 7, Fig. 2.

- Heliconius superioris*, Butler in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 15, p. 224 (1875).  
*Heliconius superioris*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 6, p. 305 (1893).  
*Heliconius numata superioris*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 35; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 11 (1901).  
*Heliconius numata* var. *maecenas*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 6, p. 304 (1893).  
 Nord-Brasilien : Para, Villa-Bella, Teffé (Ega), Santarem, Itaituba, Obidos.

**α. Forma geminata** Weymer. — Pag. 7, Fig. 3.

- Heliconius geminatus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 299, t. 4 f. 3 (1893).  
*Heliconius numata geminatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 37; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 13 (1901).  
*Heliconius superioris*, Riffarth, ibidem, Vol. 45, p. 214; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 32 (1900).  
 Para, Teffé, Obidos.

**f. Heliconius numatus gordius** Weymer.

- Heliconius gordius*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 312, t. 4 f. 9 (1893).  
*Heliconius numata gordius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 35; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 11 (1901).  
 Oberer Amazonas : São Paulo de Olivença.

**g. Heliconius numatus nubifer** Butler.

- Heliconius nubifer*, Butler in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 15, p. 224 (1875).  
*Heliconius numata nubifer*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 36; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 12 (1901).  
 Oberer Amazonas : Fonteboa.

**5. Heliconius silvana** Cramer.

- Heliconius silvana*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 50 (1905).

**a. Heliconius silvana silvana** Cramer.

- Papilio silvana*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 4, p. 143, t. 364 f. C, D (1781).  
*Heliconia silvana*, Doubleday in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 104 (1847).  
*Heliconia sylvana*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 215 (1819).  
*Heliconius sylvana*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 74 (1885).  
*Heliconius silvana*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 38; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 14 (1901).  
*Heliconius silvana silvana*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 51, f. 10 (1905).  
*Melinaca clava*, Hübner, Verz. Schmett. p. 11 (1816).  
 Nord-Brasilien : Para, Obidos, Santarem, Massauary, Manicoré. Peru : Iquitos, Pebas, Yurimaguas.  
 Guayana, Venezuela.

**α. Forma diffusa** Butler. — Taf. 1, Fig. 3, ♂.

- Heliconius diffusus*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 168 (1873).  
*Heliconius diffusus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Vol. 6, p. 296 (1893).  
*Heliconius silvana diffusus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 39; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 15 (1901).  
 Para.

**b. Heliconius silvana robigus** Weymer.

- Heliconius robigus*, Weymer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 36, p. 382, t. 2 f. 5 (1875).  
*Heliconias robigus*, Bönninghausen in Verh. Nat. Ver. Hamburg, Vol. 9, p. 32 (1896).  
*Heliconius silvana robigus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 39; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 15 (1901).  
 Brasilien : Espirito-Santo, Rio de Janeiro, Minas Geraes.

**c. Heliconius silvana metaphorus** Weymer.

- Heliconius metaphorus*, Weymer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 45, p. 24, t. 2 f. 1 (1884).  
*Heliconius silvana metaphorus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 39; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 15 (1901).  
*Heliconius ocanna*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 52 f. 2 (1880).  
*Heliconius sylvana* var. *antioquiensis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 74 (1885).  
*Heliconius ocania*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 13 (1900).  
*Heliconius catilina*, Plötz M. S., Icon. t. 496.  
 Colombia : Cauca, Antioquia. Ecuador : Palmar, Balzapamba.

**d. Heliconius silvana ethra** Hübner.

- Euclides ethra*, Hübner, Zutr. exot. Schmett. Vol. 3, p. 35, f. 553, 554 (1825).

- Heliconia ethra*, Doubleday in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 104 (1847).  
*Heliconius silvana ethra*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 40; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 16 (1901).  
*Heliconius dryalus*, Hopffer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 30, p. 452 (1869).  
*Heliconius dryalus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Vol. 6, p. 296 (1893).  
*Heliconius dryalus*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 53 f. 7 (1880).  
*Heliconius zuleika*, Buchecker, ibidem, t. 54 f. 10, 11 (1880).

Brasilien : Bahia.

c. **Heliconius silvana mirificus** Stichel, nov. subsp. (1). — Taf. I, Fig. 3a, ♀.

Peru : Ucayali.

6. **Heliconius ethilla** Godart.

*Heliconius ethilla*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 54 (1905).

a. **Heliconius ethilla ethilla** Godart.

- Heliconia ethilla*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 219 (1819).  
*Heliconius ethilla*? Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 194 (1900).  
*Heliconius ethilla*, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 167 (1904).  
*Heliconius metalilis* var. *flavidus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 302 (1893).  
*Heliconius eucoma flavidus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 45; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 21 (1901).  
 Trinidad, Venezuela. — ? Antillen (Godart).

b. **Heliconius ethilla eucomus** Hübner.

- Eueides eucoma*, Hübner, Verz. Schmett. p. 11 (nom. nud.) (1816).  
*Eueides eucoma*, Hübner, Zutr. Exot. Schmett. Vol. 3, p. 38, 289, f. 577, 578 (1825).  
*Heliconia eucoma*, Doubleday in Doubleday, Westwood u. Hewitson Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 104 (1847).  
*Heliconius eucoma*, Möschler in Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien. Vol. 32, p. 315 (1883).  
*Heliconius eucoma*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 41; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 17 (1901).  
*Heliconius ethilla eucomus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 55, f. 11 (1905).  
 Brasilien : Pará, Itaituba.

z. Forma **flavofasciata** Weymer.

- Heliconius eucoma* var. *flavofasciatus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 6, p. 303 (1893).  
*Heliconius eucoma flavofasciatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 42; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 18 (1901).  
 Pará.

c. **Heliconius ethilla tyndarus** Weymer.

- Heliconius tyndarus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 317 (1896).  
*Heliconius eucoma tyndarus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 42; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 18 (1901).  
 Bolivien : Corvico.

d. **Heliconius ethilla numismaticus** Weymer.

- Heliconius eucoma* var. *numismaticus*, Weymer (Staudinger M.S. in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 303, t. 4, f. 4 (♂) (1893).  
*Heliconius eucoma numismaticus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 42; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 18 (1901).  
 Brasilien : Santarem, Itaituba.

(1) *H. silvana mirificus*. — Alis anteis ad basin fulvis, medio pallidioribus, parte distali et apicali lata, macula oblonga cellulari, altera distali, striga indistincta anali nigris; macularum hyalinarum seriebus tribus transversis, quarum proxima obsoleta; posticis fulvis, serie macularum postdiscalium, margine distali, apice, striga subcostali nigris, macula albido-fulva apicali; subtus lineolis marginalibus albis.

Vorderflügel etwa wie bei *H. silvana silvana*, jedoch die dort gelben Flecke gebleicht, fast glasartig und teilweise schwärzlich überstäubt, namentlich die proximal gelegenen. Der Charakter einer medianen Bindenzzeichnung ist aus diesem Grunde fast ganz verschwunden. Nahe dem Rande im Apex drei deutliche weisse Fleckchen. Der schwarze Keilfleck in der Zelle länglich rund, gross, ohne Spitzenausläufer. Vorderrandstreif, Endzell- und vorderer Medianfleck unter sich, sowie der hintere, gut ausgebildete Medianfleck mit dem Randfleck verflochten. Submedianstreif nur distal schattenhaft erhalten. Hinterwinkel nur schmal schwarz gesäumt, braun ausgefüllt, etwas schwärzlich überstäubt. — Hinterflügel mit mässig breiter, vorn gezackter und etwas zerstäubter Randbinde, in der die auf der Unterseite sehr intensiv aufgetragenen marginalen Strichflecke leicht durchscheinen. Mittelbinde auffällig von der Zeichnung der typischen Unterart abweichend, aus einzelnen, dreieckigen und länglichen, vollständig isolierten Flecken bestehend; im Apex ein weisslicher, schwarz eingerahmter und hinter diesem ein anderer, weniger deutlicher heller Fleck; vor der Subcostalis distal das Rudiment eines schwärzlichen Langstrittes. — Unterseite bleicher, die durch die discalen Flecke gespaltene und eingeschränkte gelbliche Medianbinde des Vorderflügels besser hervortretend aber bei weitem nicht so intensiv gelb wie bei der typischen Unterart; die weissen Apicalflecke reiner in der Farbe, auf 5 vermehrt; Keilfleck mit abgetrenntem Bruchstück eines Ausläufers nach der Wurzel. Hinterflügel wie oben, nur der Subcostalstreif setzt sich nach einer gelb ausgefüllten Lücke wurzelwärts in einem weiteren Rudiment fort; Flecke der Mittelbinde kleiner, 2 weisse Apicalflecke; Saumbinde reduziert, nur in schwärzlichen Rand-Wischflecken erhalten, die mit den weissen Strichflecken abwechseln. — Vorderflügelänge 43 mm., ♀, typ. i. c. Riffarth, Berlin — Peru (Ucayali).

Leicht mit *H. novatus novus*, forma *miris* zu verwechseln, merklich aber von dieser durch die glasige Beschaffenheit der hellen Vorderflügelbinde, durch den Mangel des Submedianstreifes und des Spitzenausläufers am Keilfleck in der Zelle unterschieden.

**e. Heliconius ethilla metalilis** Butler.

- Heliconius metalilis*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 167 (1873).  
*Heliconius metalilis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 75 (1805).  
*Heliconia metalilis*, Snellen in Tijdschr. v. Ent. Vol. 38, p. 12 (1895).  
*Heliconius eucoma metalilis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 43; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 19 (1901).  
*Heliconius metabilis*, Kirby, Cat. diurn. Lep. Suppl. p. 722 (1877).  
*Heliconia metabilis*, Snellen in Tijdschr. v. Ent. Vol. 30, p. 15, t. 1, f. 2 (1887).  
 Venezuela : Puerto Cabello. Mérida, Curaçao. Colombia.

**f. Heliconius ethilla mentor** Weymer.

- Heliconius mentor*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 45, p. 22, t. 1 f. 3 (1884).  
*Heliconius eucoma mentor*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 43; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 19 (1901).  
 Colombia : Cauca.

**α. Forma semiflavida** Weymer.

- Heliconius metalilis* var. *semiflavidus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 302 (1893).  
*Heliconius eucoma semiflavidus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 44; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 20 (1901).  
*Heliconius eucoma* var. *daguanus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 286 (1896).  
 Colombia : Cauca, Rio Dagua.

**g. Heliconius ethilla claudia** Godman u. Salvin.

- Heliconius claudia*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 145 (1881).  
*Heliconius eucoma claudia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 44; Gattg. Helicon. Vol. 2, p. 20 (1901).  
 Panama : Colobre.

**h. Heliconius ethilla juntanus** Riffarth.

- Heliconius eucoma juntana*, Riffarth (Staudinger M. S.) in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 196; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 14 (1900).  
*Heliconius eucoma juntana*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 44; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 20 (1901).  
 Colombia. Ecuador : Rio Juntas.

**i. Heliconius ethilla cephalenia** Felder.

- Heliconius cephalenia*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 373, n<sup>o</sup> 539 (1865).  
*Heliconius eucoma cephalenia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 45; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 21 (1901).  
 Niederländisch-Guayana : Surinam.

**j. Heliconius ethilla aërotome** Felder.

- Heliconius aërotome*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 79 (1862).  
*Heliconius aërotome*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 373, t. 47 f. 6 (1865).  
*Heliconius eucoma aërotome*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 46; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 22 (1901).  
 Brasilien : Rio Negro sup. Peru : Tarapoto.

**7. Heliconius gradatus** Weymer.

- Heliconius gradatus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 61 (1905).

**a. Heliconius gradatus gradatus** Weymer.

- Heliconius gradatus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 335, t. 5 f. 9 (1893).  
*Heliconius gradatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 47; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 23 (1901).  
 Peru : Pebas.

**b. Heliconius gradatus thielei** Riffarth.

- Heliconius gradatus* var. *thielei*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 195; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 13 (1900).  
*Heliconius gradatus thielei*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 47; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 23 (1901).  
 Französisch-Guayana : Cayenne.

**8. Heliconius sulphureus** Weymer.

- Heliconius sulphureus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 311, t. 4 f. 8 (1893).  
*Heliconius sulphureus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 47; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 23 (1901).  
*Heliconius sulphureus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 62 (1905).  
 Nord-West-Brasilien : Rio Negro (Thomar).

**9. Heliconius paraensis** Riffarth.

- Heliconius paraensis*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 63 (1905).

a. **Heliconius paraensis paraensis** Riffarth.

*Heliconius paraensis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 197; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 15 (1900).

Para.

b. **Heliconius paraensis latus** Riffarth.

*Heliconius paraensis* var. *latus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 197; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 197 (1900).

Nord-Brasilien : Itaituba (Rio Tabajoz).

10. **Heliconius aulicus** Weymer.

*Heliconius aulicus*, Weymer (Plötz M S. in Ent. Zeit. Stett. Vol. 45, p. 19, t. 1, f. 1 (1884).

*Heliconius aulicus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 48; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 24 (1901).

*Heliconius aulicus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 65 (1905).

Venezuela : Mérida, Tovar.

11. **Heliconius schulzi** Riffarth. — Taf. I, Fig. 4, ♀.

*Heliconius schulzi*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 405 (1899).

*Heliconius schulzi* Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 65 (1905).

Para.

12. **Heliconius vetustus** Butler.

*Heliconius vetustus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 66 (1905).

a. **Heliconius vetustus vetustus** Butler.

*Heliconius vetustus*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 165 (1873).

*Heliconius vetustus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 292 (1893).

*Heliconius vetustus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 50; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 26 (1901).

*Heliconius vetustus vetustus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 67, f. 12 (1905).

*Heliconius clarissa*, Maassen M S.

Britisch-Guayana : Demerara.

b. **Heliconius vetustus metellus** Weymer.

*Heliconius metellus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 290, t. 4, f. 1 (1893).

*Heliconius vetustus metellus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 50; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 26 (1901).

Nord-Brasilien : Santarem.

13. **Heliconius novatus** Bates.

*Heliconius novatus*, Riffarth u. Stichel in Tierreich Vol. 22, p. 68 (1905).

a. **Heliconius novatus novatus** Bates.

*Heliconius novatus*, Bates in Trans. Ent. Soc. Lond. (3) Vol. 5, p. 539 (1867).

*Heliconius novatus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 299 (1893).

*Heliconius novatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 51; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 27 (1901).

*Heliconius novatus novatus*, forma *principalis*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 69, f. 13 (1905).

*Heliconius mirus* var. *illustris*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 298 (1893).

*Heliconius spadicularius*, Weeks in Proc. N.-Engl. Zool. Club, Vol. 2, p. 72 (1901); Ent. News Philad. Vol. 13 t. 7 (1902); Illustr. diurn. Lep. t. 9 (1905).

*Heliconius arethusa*, Plötz M S., Icon. t. 491.

Para (?), Peru. Bolivia : Rio Songo (Yungas), Coroico.

2. Forma **mira** Weymer.

*Heliconius mirus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 296, t. 4, f. 2 (1893).

*Heliconius novatus mirus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 51; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 27 (1901).

Bolivia. Peru.

3. Forma **leopardus** Weymer.

*Heliconius leopardus* (Staudinger M S.), Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 319, t. 5, f. 11 (1893).

*Heliconius novatus leopardus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 52; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 28 (1901).

Bolivia.

b. **Heliconius novatus subnubilus** Stichel, nov. subsp. — Taf. I, Fig. 4<sup>a</sup>, ♀ (1).

Peru : Juanjuy.

1. *H. novatus subnubilus*. — Abs fulvis. anticiis striga lata cellulari, altera submediana, macula discali rotunda, parte distali a medio ad

c. **Heliconius novatus obscurior** Stichel, **nov. subsp.** (1).

*Heliconius miris* var. *obscurior*, (Staudinger u.) Bang-Haas, Lep. Liste, n° 48, p. 49 (1904) nomen nud.

Östl. Bolivia: Titicaca-See.

14. **Heliconius hecale** Fabricius. — **Taf. I, Fig. 5, ♂**

*Papilio hecale*, Fabricius, Gen. Ins. p. 254, n° 80, 81 (1777).

*Papilio hecale*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 161, t. 76, f. 1 (1790).

*Ajantis hecale*, Hübner, Verz. Schmett. p. 14 (1816).

*Heliconia hecale*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 203 (1819).

*Heliconius hecale*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 70 (1905).

*Papilio urania*, Müller, Naturs. Linné, Vol. 51, p. 584 (part.) t. 18, f. 2 (1774).

*Heliconius urania*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 344 (1893).

*Papilio pasithoe*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 25, 154, t. 17, f. A, B (1775).

*Heliconia pasithoe*, Doubleday in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 104 (1847).

*Heliconius pasithoe*, Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 120, n° 2 (1869).

*Heliconius pasithoe*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 53; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 29 (1901).

Niederländisch-, Britisch-Guayana.

15. **Heliconius aristiona** Hewitson.

*Heliconius aristiona*, Riffarth u. Stichel, in Tierreich Vol. 22, p. 71 (1905).

a. **Heliconius aristiona aristiona** Hewitson.

*Heliconia aristiona*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, Helicon. t. 1, f. 4 (1852).

*Heliconius aristiona*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 40, p. 434 (1879).

*Heliconius aristiona*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. Vol. 6, p. 334 (1893).

*Heliconia aristiona*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 56; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 32 (1901).

*Heliconius aristiona* var. *confluens*, Bang-Haas (Staudinger u.), Lep. Liste, n° 48, p. 40 (nom. nud.) (1904).

Bolivia: Río Juntas. Peru: Ucayali, Chanchamayo.

α. Forma **splendida** Weymer.

*Heliconius aristiona* var. *splendidus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 334 t. 5, f. 8 (1893).

*Heliconius aristiona splendida*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 57; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 33 (1901).

Bolivia: Río Juntas.

b. **Heliconius aristiona timaeus** Weymer.

*Heliconius timaeus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 331, t. 5, f. 6 (1893).

*Heliconius aristiona timaeus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 57; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 32 (1901).

Peru: Iquitos, Ucayali.

c. **Heliconius aristiona bicoloratus** Butler.

*Heliconius bicoloratus*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 167 (1873).

*Heliconius aristiona bicoloratus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 57; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 33 (1901).

*Heliconius aristiona* var. *peruana*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 40, p. 434 (1879).

apicem nigris; serie macularum obliqua subapicali, altera obsolete ultracellulari pallido-fulvis; posticis striga subcostali, apice, serie macularum parvarum transversa discali nigris, maculis marginalibus nigris albidis alternis.

Vorderflügel im allgemeinen mit den Zeichnungen von *H. n. n.* forma *nira* übereinstimmend, aber fast die ganze distale Hälfte, namentlich in der Gegend der gelben Medianbinde, schwärzlich getrübt. Deutlich erhalten ist nur die aus zwei grösseren mittleren und zwei kleineren äusseren Flecken bestehende subapicale Fleckenreihe: nahe dem Rande 3 trübweisse Apicalflecke, Keilfleck stark entwickelt, mit unmittelbar anschliessendem breitem Spitzenausläufer. Hinterer Medianfleck isoliert, die anderen Flecke mehr oder weniger in schwärzlicher Bestäubung unter sich und mit dem Apicalfeld verflochten. Submedianstreif breit, von der Mitte an in distaler Richtung plötzlich verschmälert, im schwärzlich überstäubten Hinterwinkel endigend. — Hinterflügel mit schwärzlichem, in der Mitte unterbrochenem Subcostalstreif, Distalrand abwechselnd schwarz und gelblich weiss gesäumt, Apex schmal schwarz mit einem bräunlich-weißen Fleck. Hinter der Zelle eine aus weit voneinander getrennten, kleinen schwarzen Flecken bestehende Mittelbinde, die Anfangs- und Endflecke verkleinert oder fehlend. — Unterseite fahler in der Färbung, ohne wesentliche Verschiedenheiten, nur der Spitzenausläufer des Zellfleckes im Vorderflügel abgetrennt, Apicalflecke deutlicher, auf 5 vermehrt, Besäumung des Hinterflügels schärfer schwarz und weiss. — Vorderflügelänge 33-43 mm. — 2 ♀ typ. i. c. Riffarth, Berlin. — Peru (Juanjuy).

<sup>1)</sup> *H. novatus obscurior*. — ♂ Supra signaturis *H. nevati* typ., sed colore fundamentalis castanea pro fulva; ♀ signaturis discalibus fuscis magis extensis ut in forma *nira*, colore fundamentalis maris aequali.

Grundfarbe beider Flügel oben kastanienbraun, dunkler als bei der Stammform aber nicht so braun wie bei forma *leopardus*. ♂ im übrigen mit *H. novatus novatus* im allgemeinen übereinstimmend, der Wurzelausläufer des Keilfleckes in der Zelle des Vorderflügels wohl etwas schwächer ausgebildet, die gelbe Querbinde an der proximalen Berandung von der braunen Basalflecke etwas mehr eingeschränkt, Endzellefleck isoliert, hinterer Medianfleck schwächer schwarz beschuppt. — ♀ mit grösserem Keilfleck in der Vorderflügelzelle, Endzellefleck verbreitert und mit dem Vorderrandstreif zusammenhängend, Medianflecke stärker und intensiver aufgetragen, das schwarze Apicalfeld etwas verbreitert, wodurch die gelbe, an sich etwas trüber gelärbte Querbinde wesentlich eingengt und zerstückelt wird, ähnlich wie bei forma *nira*. Hinterflügel fast wie bei forma *leopardus* mit Mittelbinde aus einzelnen länglichen Flecken, die distal grösser werden; Randbinde indessen nicht so breit, von der Mitte des Flügelrandes an bis zum Apex nur eine schmale schwärzliche Besäumung. — Vorderflügelänge 45-48 mm., ♂, ♀ typ. i. c. Riffarth, Berlin. — Östl. Bolivia: Titicacasee.

d. **Heliconius aristiona phalaris** Weymer.

*Heliconius bicoloratus* var. *phalaris*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 334, t. 5 f. 7 (1893).

*Heliconius aristiona phalaris*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 57; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 33 (1901).

Unteres Amazonas-Gebiet; Rio Madeira.

e. **Heliconius aristiona messene** Felder.

*Heliconius messene*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 418 (1862).

*Heliconius aristiona messene*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 60; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 36 (1901).

*Heliconius sikinos*, Plötz M. S., Icon. t. 488.

Colombia.

f. **Heliconius aristiona euphrasius** Weymer.

*Heliconius euphrasius*, Weymer (u. Maassen) in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 21, 116, t. 2 f. 2 (1890).

*Heliconius aristiona euphrasius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 59; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 35 (1901).

Colombia, Ecuador (Archidona, Coca).

g. **Heliconius aristiona euphone** Felder.

*Heliconius euphone*, (Kollar M. S.), C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 418 (1862).

*Heliconius aristiona euphone*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 62; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 34 (1901).

*Heliconius tleson*, Plötz, M. S. Icon. t. 250.

Colombia. Ecuador: Chanchamayo, Huallaga, Sarayacu, Coca.

h. **Heliconius aristiona tarapotensis** Riffarth.

*Heliconius aristiona tarapotensis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 59; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 35 (1901).

*Heliconius aristiona tarapotensis*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 76, f. 14 (1905).

Peru: Tarapoto.

i. **Heliconius aristiona lenaeus** Weymer.

*Heliconius lenaeus*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 51, p. 284 (1890).

*Heliconius lenaeus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 338, t. 5 f. 10 (1901).

*Heliconius aristiona lenaeus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 58; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 34 (1901).

*Heliconius colepta*, Maassen M. S.

Ecuador: Loja, Archidona. Peru: Huayamba. Colombia: Cauca.

j. **Heliconius aristiona idalion** Weymer.

*Heliconius idalion*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 337 (1893).

*Heliconius aristiona idalion*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 60; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 36 (1901).

*Heliconius euphone* var.  $\beta$ , C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 375 (1865).

*Heliconius aganippe*, Plötz M. S., Icon. t. 488.

Colombia.

k. **Heliconius aristiona aurora** Bates.

*Heliconius aurora*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 555 (1862).

*Heliconius aurora*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 75, t. 31 (1885).

*Heliconius aristiona aurora*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 54; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 30 (1901).

Peru, Oberer-Amazonas, Ecuador, Bolivia.

z. Forma **elegans** Weymer.

*Heliconius elegans*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 326, t. 5 f. 3 (1893).

*Heliconius aristiona elegans*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 55; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 31 (1901).

Bolivia, Peru, Amazonas: Itaituba.

3. Forma **florida** Weymer.

*Heliconius floridus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 329, t. 5 f. 4 (1893).

*Heliconius aristiona floridus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 55; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 31 (1901).

Bolivia, Ecuador, Peru, Amazonas.

γ. Forma **seraphion** Weymer.

*Heliconius seraphion*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 330, t. 5 f. 5 (1893).

*Heliconius aristiona seraphion*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 56; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 32 (1901).

Peru: Iquitos.

l. **Heliconius aristiona arcuella** Druce. — Taf. 2, Fig. 6.

*Heliconus arcuella*, Druce in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 156 (1874).

*Heliconius aristiona arcuella*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 55; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 31 (1901).

Peru, Ecuador.



m. **Heliconius aristiona staudingeri** Weymer.

*Heliconius staudingeri*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 324, t. 5 f. 2 (1893).

*Heliconius aristiona staudingeri*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 59; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 35 (1901).

Peru : Huallaga.

z. Forma **pretiosa** Weymer.

*Heliconius staudingeri* var. *pretiosus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 325 (1893).

*Heliconius aristiona pretiosus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 60; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 36 (1901).

Peru : Sarayacu.

16. **Heliconius ithaka** Felder.

*Heliconius ithaka*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 80 (1905).

a. **Heliconius ithaka ithaka** Felder.

*Heliconius ithaka*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 418 (1862); Reise Novara, Vol. 2<sup>(2)</sup>, p. 372, t. 47 f. 5 (1865).

*Heliconius ithaka*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 71; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 37 (1901).

Colombia.

b. **Heliconius ithaka vittatus** Butler.

*Heliconius vittatus*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 166 (1873).

*Heliconius ithaka vittatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 62; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 38 (1901).

Colombia.

c. **Heliconius ithaka marius** Weymer.

*Heliconius marius*, Weymer (u. Maassen) in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. p. 21, 116, t. 2 f. 1 (1890).

*Heliconius ithaka marius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 62; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 38 (1901).

Colombia : Llanos de San Martin, Muzo.

17. **Heliconius pardalinus** Bates.

*Heliconius pardalinus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 82 (1905).

a. **Heliconius pardalinus pardalinus** Bates.

*Heliconius eucoma* var. *pardalinus*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23 p. 555 (1862).

*Heliconius pardalinus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 62; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 38 (1901).

*Heliconius pardalinus pardalinus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 84, f. 15 (trans.) (1905).

Oberes Amazonas-Gebiet; Ecuador (?).

b. **Heliconius pardalinus lucescens** Weymer.

*Heliconius pardalinus* var. *lucescens*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 321 (1893).

*Heliconius pardalinus lucescens*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 63; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 39 (1901).

Oberes-Amazonas-Gebiet : Santarem, Manicoré.

c. **Heliconius pardalinus radiosus** Butler.

*Heliconius radiosus*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 166 (1873).

*Heliconius pardalinus radiosus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 64; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 40 (1901).

Peru, Oberer-Amazonas, Ecuador, Bolivia.

z. Forma **dilatata** Weymer.

*Heliconius arotome* var. *dilatatus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 323 (1893).

*Heliconius pardalinus dilatatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 64; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 40 (1901).

Peru : Yurimaguas, Ucayali; Ecuador : Sarayacu.

d. **Heliconius pardalinus maeon** Weymer.

*Heliconius maeon*, Weymer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 51, p. 287 (1890).

*Heliconius pardalinus maeon*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 65; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 41 (1901).

Waterland unbekannt.

e. **Heliconius pardalinus tithoreides** Staudinger.

*Heliconius tithoreides*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 12, p. 404 (1900).

*Heliconius pardalinus tithoreides*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 65; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 41 (1901).

Peru : Urabamba, Ucayali, Hillapani.

18. **Heliconius fortunatus** Weymer.

*Heliconius fortunatus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 86 (1905).

a. **Heliconius fortunatus fortunatus** Weymer.

*Heliconius fortunatus*, Weymer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 45, p. 21, t. 21 f. 4 (1884).

*Heliconius fortunatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 66; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 42 (1901).

Unterer-Amazonas : Villa-Bella.

b. **Heliconius fortunatus spurius** Weymer.

*Heliconius spurius*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 309, t. 4 f. 7 (1893).

*Heliconius fortunatus spurius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 67; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 43 (1901).

Unterer-Amazonas : Massauary, Rio Maues.

19. **Heliconius sergestus** Weymer.

*Heliconius sergestus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 339, t. 5 f. 12 (1893).

*Heliconius sergestus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 67; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 43 (1901).

*Heliconius sergestus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 88 (1905).

Peru : Tarapoto.

20. **Heliconius ennius** Weymer.

*Heliconius ennius*, Weymer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 51, p. 283 (1890).

*Heliconius ennius*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 306, t. 4 f. 5 (1893).

*Heliconius ennius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 67; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 43 (1901).

*Heliconius ennius*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 89 (1905).

Amazonas : Ega, Teffè, Fonteboa, São Paulo de Olivença.

α. Forma **nigrofasciata** Weymer.

*Heliconius ennius* var. *nigrofasciatus*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 307, t. 4 f. 6 (1893).

*Heliconius ennius nigrofasciatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 68; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 44 (1901).

Nord-Brasilien : Rio Madeira.

21. **Heliconius quitaleus** Hewitson.

*Heliconius quitaleus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 90 (1905).

a. **Heliconius quitaleus quitaleus** Hewitson.

*Heliconia quitaleus*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, t. Helicon. 1 f. 3 (1852).

*Heliconius quitaleus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 69; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 45 (1901).

Ecuador : Archidona (Rio Napo).

b. **Heliconius quitaleus felix** Weymer.

*Heliconius felix* (Staudinger M. S.), Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 315, t. 4 f. 10 (1893).

*Heliconius quitaleus felix*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 69; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 45 (1901).

Peru : Rioja ; Bolivia : Rio Juntas, Rio Songo.

γ. Forma **concors** Weymer.

*Heliconius felix* var. *concors*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 317 t. 4 f. 11 (1893).

*Heliconius quitaleus concors*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 70; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 46 (1901).

Peru, Bolivia : Neben der Hauptform.

c. **Heliconius quitaleus versicolor** Weymer.

*Heliconius versicolor*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 317 t. 4 f. 12 (1893).

*Heliconius quitaleus versicolor*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 71; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 47 (1901).

Nord-Brasilien : Rio Madeira.

d. **Heliconius quitaleus sisyphus** Salvin.

*Heliconius sisyphus*, Salvin in Ann. Nat. Hist. (4) Vol. 7, p. 413 (1871).

*Heliconius quitaleus sisyphus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 70; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 47 (1901).

*Heliconius quitaleus sisyphus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 93 f. 16 (1905).

Peru : Cosnipata-Tal, Marcapata.

z. Forma **jonas** Weymer.

*Heliconius jonas*, Weymer in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 6, p. 307 (1893).

*Heliconius quitaleus jonas*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 70; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 46 (1901).

Peru : Jurimaguas. Amazonas : São Paulo de Olivença.

22. **Heliconius anderida** Hewitson.

*Heliconius anderida*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 94 (1905).

a. **Heliconius anderida anderida** Hewitson.

*Heliconia anderida*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, Heliconia t. 1, f. 2 (1852).

*Heliconius anderida*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 150 (1881).

*Heliconius clara anderida*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 74; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 50 (1901).

*Heliconius zagora*, Plötz M.S. Icon. t. 487.

Venezuela : Porto Cabello. Colombia. Honduras.

b. **Heliconius anderida melicerta** Bates.

*Heliconius melicerta*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 3, p. 87 (1866).

*Heliconius melicerta*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 144 t. 16, f. 12, 13 (1881).

*Heliconius anderida melicerta*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 95, f. 17 (1905).

*Papilio clara*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 3 (1), p. 161 (1793) (1).

*Melinæa clara*, Hübner, Verz. Schmett. p. 11 (part.) (1816).

*Heliconia clara*, Godart (Latreille u.) in Enc. Méth. Zool. Vol. 9, p. 217 (1819).

*Heliconius clara*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 36, p. 384 t. 2, f. 6 (1875).

*Heliconius clara*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 72; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 48 (1901).

*Heliconius etholea*, Plötz, M.S., Icon. t. 248.

Colombia, Panama, Guayana (Surinam)?

c. **Heliconius anderida semiphorus** Staudinger.

*Heliconius metaphorus* var. *semiphorus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 284 (1896).

*Heliconius clara semiphorus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 73; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 49 (1901).

*Heliconius anderida semiphorus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 97 (1905).

West- u. Süd- Colombia.

α. Forma **holcophora** Staudinger.

*Heliconius semiphorus* aberr. *holcophorus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 285 (1896).

*Heliconius clara holcophorus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 74; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 50 (1901).

Colombia : Rio Dagua.

d. **Heliconius anderida annetta** Riffarth.

*Heliconius clara* var. *annetta*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 187; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 16 (1900).

*Heliconius clara annetta*, Riffarth, idem, Vol. 46, p. 73; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 49 (1901).

*Heliconius anderida annetta*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 97 (1905).

Colombia.

e. **Heliconius anderida albucilla** Bates.

*Heliconius albucilla*, Bates in Ent. month. Mag. Vol. 3, p. 88 (1866).

*Heliconius albucilla*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 144 (1881).

*Heliconius clara albucilla*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 74; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 74 (1901).

*Heliconius anderida albucilla*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 98 (1905).

*Heliconius albucilla*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 138 (1871).

Zentral-Amerika : Panama.

f. **Heliconius anderida zuleika** Hewitson. — Pag. 7, Fig. 4.

*Heliconia zuleika*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, t. Helicon, 3, f. 10 (1854).

*Heliconius zuleika*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 147 (1881).

*Heliconius clara zuleika*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 100; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 52 (1901).

*Heliconius anderida zuleika*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 98 (1905).

*Heliconia zuleika*, Boisduval, Léop. Guatém. p. 30 (1870).

Zentral-Amerika : Nicaragua, Honduras, Panama, Guatemala, Costa Rica.

α. Forma **albipunctata** Riffarth.

*Heliconius zuleika* ab. *albipunctata*, Riffarth (Staudinger M.S.) in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 199; Gatt. Helicon, Vol. 1, p. 17 (1900).

*Heliconius clara albipunctata*, Riffarth, idem, Vol. 46, p. 77; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 53 (1901).

Panama : Chiriqui.

(1) *Papilio clara*, Fabr. (1793) ist praecoccupiert durch *Pap. clarus* Cramer (1775), der Name daher wegen Homonymie zu verwerfen. An seine Stelle tritt das nächstälteste Synonym : *H. melicerta* Bates (1866). Als gültige Bezeichnung der Collectiv-Species ist ferner der älteste für eine ihrer Formen aufgestellte Name anzusehen, d. i. : *H. anderida* Hew. (1852). Die hierunter verstandene Form rückt zum typischen Vertreter der Art vor, während *H. melicerta* in die Reihe der Unterarten eintritt. — Règles internationales de la nomenclature zoologique, Paris 1905, Art. 35, 36.

β. Forma **chrysaotis** Godman u. Salvin.

*Heliconius chrysaotis*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 146 (1881).

*Heliconius clara chrysaotis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 75; 159 (corr.); Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 51 (1901).

Nicaragua.

γ. Forma **discomaculata** Weymer.

*Heliconius discomaculatus*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 51, p. 289 (1890).

*Heliconius clara discomaculatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 75; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 51 (1901).

Honduras.

δ. Forma **jucunda** Bates.

*Heliconius jucundus*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 1, p. 56 (1864).

*Heliconius zuleika* var. *jucundus*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 139 (1871).

*Heliconius jucundus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 146 (part.) t. 17 f. 1, 2 (1881).

*Heliconius clara jucundus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 76; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 52 (1901).

Panama.

ε. Forma **xanthica** Bates.

*Heliconius xanthicus*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 1, p. 57 (1864).

*Heliconius zuleika* var. *xanthicus*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 139 (1871).

*Heliconius jucundus* var. *xanthicus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 146, t. 16 f. 10, 11 (1881).

*Heliconius clara xanthicus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 75; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 51 (1901).

Panama.

g. **Heliconius anderida fornarina** Hewitson.

*Heliconia fornarina*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, Helicon, t. 3 f. 9 (1854).

*Heliconius fornarina*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 145 (1881).

*Heliconius clara fornarina*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 77; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 53 (1901).

Guatemala.

## Species dubiæ :

— **Heliconius arcuatus** (Goeze) Kirby.

Scopoli, Annus V Hist. nat. p. 113 (1772).

*Papilio Heliconius arcuatus*, Goeze, Ent. Beytr. Vol. 3 (1), p. 114 (1779).

*Heliconius* (?) *arcuatus*, Kirby, Cat. diurn. Lep. Suppl. p. 721 (1877).

*Heliconius arcuatus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 101 (1905).

Habitat ?

— **Heliconius euclea** Godart.

*Heliconia euclea*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 220 (1819).

*Heliconius euclea*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 101 (1905).

Antillen?.

## Cohors II. CYDNOFORMES

*Antennen schwarz. Oberseite der Flügel schwarz und schwarz-blau, stark glänzend, mit gelben oder weissen Binden oder Flecken. Abdomen wenig über die Hinterflügel hinausragend.*

23. **Heliconius cydno** Doubleday.

*Heliconius cydno*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 102 (1905).

a. **Heliconius cydno cydno** Doubleday.

*Heliconius cydno*, Doubleday (u. Hewitson) in Doubleday, Westwood u. Hewitson, Gen. diurn. Lep. Vol. 1 p. 103, t. 15 f. 3 (1847).

*Heliconius cydno*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 82; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 58 (1901).

*Heliconius cydno*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 2 (Suppl.), p. 668 (1901).

Colombia : Muzo, Llanos de San Martin, Honda, Rio Dagua, Medellin.

b. **Heliconius cydno cydnides** Staudinger.

*Heliconius cydno* var. *cydnides*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 77 (1885).

*Heliconius cydno cydnides*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 83; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 59 (1901).

*Heliconius interrupta*, Plötz M. S., Icon. t. 508.

Colombia: Antioquia, Cauca.

α. Forma **subcydnides** Staudinger.

*Heliconius cydno* var. *subcydnides*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 289 (1896).

*Heliconius cydno subcydnides*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 83; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 59 (1901).

*Heliconius cydno cydnides* forma *subcydnides*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 104, f. 18 (1905).

β. Forma **epicydnides** Staudinger.

*Heliconius cydno* var. *epicydnides*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 289 t. 6 f. 2 (1896).

*Heliconius cydno epicydnides*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 48; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 60 (1901).

Colombia: Cauca, Rio Dagua.

c. **Heliconius cydno alithea** Hewitson.

*Heliconia alithea*, Hewitson, Equat. Lep. p. 10 (1869); Exot. Butt. Vol. 4, t. Helicon. t. 6 f. 18 (1871).

*Heliconius cydno alithea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 82; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 58 (1901).

α. Forma **haenschi** Riffarth.

*Heliconius cydno* ab. *haenschi*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 200; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 18 (1900).

*Heliconius cydno haenschi*, Riffarth, ibidem. Vol. 46, p. 83; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 59 (1901).

Ecuador: Balzapamba.

d. **Heliconius cydno broncus** Stichel, **nov. subsp.** (1). — Taf. 2, Fig. 6<sup>a</sup>, ♀.

Peru?

e. **Heliconius cydno hahneli** Staudinger.

*Heliconius hahneli*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 77, t. 31 (1885).

*Heliconius cydno hahneli*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 82; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 58 (1901).

Venezuela: Merida.

f. **Heliconius cydno temerinda** Hewitson.

*Heliconia temerinda*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 5, Tithorea u. Helicon. t. 7 f. 23 (1873).

*Heliconius tamarinda*, Kirby, Cat. diurn. Lep. Suppl. p. 722 (1877).

*Heliconius cydno temerinda*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 82; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 58 (1901).

Colombia: Villagomes, San Augustin.

g. **Heliconius cydno hermogenes** Hewitson.

*Heliconia hermogenes*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 2, Helicon. t. 4 f. 12 (1857).

*Heliconius cydno hermogenes*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 79; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 55 (1901).

Colombia: Cauca.

h. **Heliconius cydno chioneus** Bates.

*Heliconius chioneus*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 1, p. 58 (1864).

*Heliconius cydno* var. *chioneus*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 140 (1871).

*Heliconius chioneus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr. Amer. Rhop. Vol. 1, p. 156, t. 18 f. 7, 8 (1881).

*Heliconius chioneus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 77, t. 31 (1885).

*Heliconius cydno chioneus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 81; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 57 (1901).

Panama, Colombia: Medellin, Rio Dagua.

i. **Heliconius cydno galanthus** Bates.

*Heliconius galanthus*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 1, p. 58 (1864).

(1) *H. cydno broncus*. — Supra atrocaeruleus; alis anticis fascia lata bifurcata flava, macula parva albida anali; posticis serie macularum dentiformium albarum marginalium.

Nahe *H. cydno alithea*, dem diese Subspecies im Vorderflügel ähnelt und *H. cydno cydno*, dem sie sich in der Zeichnung des Hinterflügels naht. Die blassgelbe, vorn gegabelte Binde des Vorderflügels sehr breit, von den schwarzen Adern geschnitten, der in der Zelle liegende Teil in proximaler Richtung schräg gegen die Subcostalis gestellt, vorn etwas verschmälert; distale Begrenzung der Binde bauchig aufgetrieben, das Ende rundlich hinter dem hinteren Medianast abgeschnitten, im Hinterwinkel noch ein kleiner weisslicher Fleck. — Hinterflügel mit weisser, aus einzelnen zahnartigen oder kegelförmigen Flecken gebildeter Randbinde, die Flecke der Länge nach in der Mitte schmal schwärzlich schattiert. — Unterseite fahler, Vorderflügelbinde weisslich gelb, Fleck im Hinterwinkel und ein zweiter Randfleck vor demselben weiss. Vorderrand des Hinterflügels schmal gelb, distal in Rot übergehend; Saumfleck etwas spitzer; quer vom Hinterrand aus über den Flügel zwei rötliche Binden, die vordere undeutlich, verkürzt, die hintere breiter, deutlicher, länger. — Vorderflügelänge 42 mm.; 1 ♀ coll. Riffarth, Berlin. — Peru? (Genaueres über Herkommen war nicht zu ermitteln).

*Heliconius galanthus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 155 (part.) (1881); Vol. 2, Suppl. p. 667 (1901).

*Heliconius cydno galanthus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 80; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 56 (1901).

*Heliconius piera*, Plötz, M S. Icon. t. 509.

Honduras, Guatemala, Costa Rica, Chiriqui, Peru.

α. Forma **diotrephe**s Hewitson. — Taf. 2, Fig. 7, ♀.

*Heliconia diotrephe*s, Hewitson in Trans. Ent. Soc. Lond., p. 33 (1869).

*Heliconius cydno diotrephe*s Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 81; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 57 (1901).

Nicaragua, Guatemala.

β. Forma **stübeli** Riffarth.

*Heliconius cydno ab. stübeli*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 199; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 17 (1900).

*Heliconius cydno stübeli*, Riffarth, ibidem. Vol. 46, p. 81; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 57 (1901).

Costa Rica.

j. **Heliconius cydno zelinde** Butler.

*Heliconius zelinde*, Butler in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 3, p. 17, t. 9, f. 1 (1869).

*Heliconius cydno zelinde*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 80; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 56 (1901).

West-Colombia : Rio San Juan, Rio Dagua, Rio Juntas.

24. **Heliconius weymeri** Staudinger.

*Heliconius weymeri*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 287, t. 6, f. 5 (1896).

*Heliconius cydno weymeri*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 84; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 60 (1901).

*Heliconius weymeri*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 107 (1905).

α. Forma **gustavi** Staudinger.

*Heliconius weymeri ab. gustavi*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 287, t. 6, f. 1 (1896).

*Heliconius cydno gustavi*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 84; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 60 (1901).

Süd-Colombia : Cauca, Rio Dagua.

25. **Heliconius pachinus** Salvin.

*Heliconius pachinus*, Salvin in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 7, p. 414 (1871).

*Heliconia pachinus*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 5, Helicon. t. 8, f. 26 (1875).

*Heliconius pachinus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 158, t. 18, f. 11 (1801).

*Heliconius pachinus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 108 (1905).

*Heliconius pachinus*, Kirby, Cat. diurn. Lep. Suppl. p. 722 (1877).

*Heliconius pachynus*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 55, f. 14 (1880).

Zentral-Amerika : Chiriqui, Costa Rica.

### Cohors III. MELPOMENEFORMES

*Antennen schwarz, länger als die Hälfte des Vorderrandes des Vorderflügels. Oberseite der Flügel schwarzbraun, selten blauglänzend, mit roten, gelbroten bis schwefelgelben oder weissen oder aus diesen Farben zusammengesetzten Zeichnungen im Discus des Vorderflügels, dessen Basalfeld häufig rot bestäubt; Hinterflügel einfarbig oder mit roten bis gelben Querbänden, allein oder mit Strahlenzeichnung. Abdomen nur wenig über den Hinterflügel hinausragend.*

26. **Heliconius rubellius** Grose Smith u. Kirby.

*Heliconius rubellius*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 1, Helicon. t. 1, f. 1, 2 (1892).

*Heliconius rubellius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 87; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 63 (1901).

*Heliconius rubellius*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 110 (1905).

Colombia.

27. **Heliconius heurippa** Hewitson.

*Heliconia heurippa*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, Helicon. t. 2 f. 7 (1854).

*Heliconius heurippa*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 87; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 63 (1901).

*Heliconius heurippa*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 110 (1905).

Süd-Colombia : Llanos de San Martin.

28. **Heliconius melpomene** Linné.

*Heliconius melpomene*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 47, p. 157, 163 (1903).

*Heliconius melpomene*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 110 (1905).

a. **Heliconius melpomene melpomene** Linné.

— Petiver, Gazophyl. Nat. Vol. 1, t. 4 f. 2 (1702).

— Rösel, Insecten-Belust. Vol. 4, p. 27, t. 3 f. 6 (1761).

— Seba, Thesaurus, Vol. 4, t. 13 f. 15, 16 (1715).

*Papilio melpomene*, Linné, Syst. Nat. (10), p. 467 (1758); Mus. Lud. Ulr. p. 332 (1764).

*Papilio melpomene*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, p. 143, t. 191 f. C (1777).

*Papilio melpomene*, Herbst (Jablonsky u.) Nat. Schmett. Vol. 4, p. 132, t. 72 f. 3 (1790).

*Sunias melpomene*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12 (1816).

*Heliconia melpomene*, Godart (Latreille u.) in Enc. Méth. Zool. Vol. 9, p. 208 (1819).

*Lafarus melpomene*, Billberg, Enum. Insect. p. 77 (1820).

*Phlogryis melpomene*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 5 f. 1-4 (1822-26).

*Heliconius melpomene*, Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 436 (1840).

*Heliconius melpomene*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 557 (1862).

*Heliconius melpomene*, Möschler in Ent. Zeit. Stett. Vol. 39, p. 426 (1878).

*Heliconius melpomene*, Aurivillius in Sv. Akad. Handl. Vol. 19, n° 5, p. 48 (1882).

*Heliconius melpomene*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (part.), t. 32 (?) (1885).

*Heliconius melpomene*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 88; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 64 (1901).

*Heliconia melpomene*, Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21 t. 4 f. 37-39 (1902).

*Heliconius melpomene*, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 168 (1904).

*Heliconius melpomene melpomene*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 111 f. 19 (1905).

*Papilio melpomene*, Scopoli, Annus V, p. 111 (1772).

Französisch-, Niederländisch-, Britisch-Guayana, Trinidad (?), Nord-Brasilien : Amazonenstrom von der Mündung des Rio Tocantin bis Rio Madeira, Oberlauf in Peru. Ecuador östlich der Anden; S. Bolivia.

α. Forma **atrosecta** Riffarth.

*Heliconius melpomene ab. atrosecta*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 202; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 20 (1900).

*Heliconius melpomene atrosecta*, Riffarth, idem, Vol. 46, p. 89; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 65 (1901).

*Heliconia thelxiope-melpomene var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21 t. 4 f. 42 (?), 48 (1902).

Amazonas : Obidos.

β. Forma **melpomenides** Riffarth.

*Heliconius melpomene ab. melpomenides*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 203; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 21 (1900).

*Heliconius melpomene melpomenides*, Riffarth, idem, Vol. 46, p. 89; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 66 (1901).

*Heliconia thelxiope-melpomene var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21 t. 4 f. 46; t. 5 f. 50 (1902).

Niederländisch-Guayana : Villa Bella.

γ. Forma **lucinda** Riffarth.

*Heliconius melpomene var. lucinda*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 203; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 21 (1900).

*Heliconius melpomene lucinda*, Riffarth, idem, Vol. 46, p. 89; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 65 (1901).

*Heliconia thelxiope-lucia var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 5 f. 51, 52, 59 (1902).

Amazonas : Massauary (Rio Maues).

δ. Forma **lucia** Cramer.

*Papilio lucia*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 4, p. 117, t. 350 f. E, F (1781).

*Papilio lucia*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 134, t. 72 f. 4, 5 (1790).

*Sunias lucia*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12 n° 53 (1816).

*Heliconia lucia*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 208 (1819).

*Heliconius melpomene var. lucia*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 558 (1862).

*Heliconius lucia*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).

*Heliconius melpomene lucia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 90; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 66 (1901).

*Heliconia thelxiope-lucia var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 5 f. 54, 55, 56 (1902).

Niederländisch-Guayana; Nord-Brasilien : Pará, Rio Tabajo.

ε. Forma **karschi** Riffarth.

*Heliconius melpomene ab. karschi*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 203; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 21 (1900).

*Heliconius melpomene karschi*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 90; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 66 (1901).

Pará; Niederländisch-Guayana.

(1) Siehe Fussnote folg. Seite.

b. **Heliconius melpomene aphrodyte** Staudinger.

*Heliconius aphrodyte*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 299, t. 6 f. 4 (1896).

*Heliconius melpomene aphrodyte*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 101; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 77 (1901).

*Heliconia vesta-aphrodyte*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9 f. 103 (1902).

Bolivia : Bueyes, Río Juntas (Prov. Cochabamba).

c. **Heliconius melpomene funebris** Möschler (1).

*Heliconius funebris*, Möschler in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 26, p. 314, t. 3 f. 8 (1876).

*Heliconius erato forma funebris*, Möschler, ibidem, Vol. 32, p. 316 (1883).

*Heliconius melpomene funebris*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 91; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 67 (1901).

*Heliconia thelxiope-cybele var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 7 f. 79, 80, 81 (1902).

Niederländisch-Guayana.

2. Forma **diana** Riffarth.

*Heliconius melpomene ab. diana*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 204; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 22 (1900).

*Heliconius melpomene diana*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 129; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 67 (1901).

*Heliconia thelxiope-cybele var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 5 f. 60; t. 6 f. 61, 63; t. 6 f. 62 (trans. ad form. *deinia*) (1902).

*Heliconius gaea*, Plötz M. S., Icon. t. 532.

Niederländisch- und Französisch-Guayana.

3. Forma **deinia** Möschler.

*Heliconius deinia*, Möschler (Plötz M. S.) in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 26, p. 315 (1876).

*Heliconius erato forma deinia*, Möschler in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 32, p. 316 (1883).

*Heliconius melpomene deinia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 91; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 67 (1901).

*Heliconius thelxiope var. mutabilis*, Butler in Cist. Ent. Vol. 2, p. 151 (1877).

*Heliconius thelxiope var.*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 558 (1862).

*Heliconia thelxiope-cybele var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 6 f. 64, 65; t. 6 f. 66, 67 (trans. ad form. *faustina*) (1902).

Niederländisch- und Französisch-Guayana; Unterer-Amazonenstrom (Serpa).

γ. Forma **cybele** (Cramer) Stichel (1).

*Papilio cybele*, Cramer (non Fabricius, 1775), Pap. exot. Vol. 2, p. 139, 148, t. 88 f. A (1777, 1779).

*Heliconia cybele*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 104 (1847).

*Heliconius melpomene var. cybele*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 558 (1862).

*Heliconius erato forma cybele*, Möschler in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 32, p. 316 (1883).

*Heliconius melpomene cybele*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 92; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 68 (1901).

*Heliconia thelxiope-cybele var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 7 f. 76, 77; f. 78 (trans. ad form. principalem).

Niederländisch- und Französisch-Guayana; Nord-Brasilien : Rio Negro, Rio Madeira, Unterer-Amazonenstrom.

δ. Forma **faustina** Staudinger.

*Heliconius faustina*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).

*Heliconius melpomene faustina*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 92; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 68 (1901).

*Heliconia thelxiope-cybele var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 6 f. 68, 69; t. 7 f. 74, 75 (1902).

*Heliconius justina*, Boisduval M. S.

Niederländisch- und Französisch Guayana.

d. **Heliconius melpomene tyche** Bates.

*Heliconius melpomene var. tyche*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 559 (1862).

*Heliconius melpomene tyche*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 92; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 68 (1901).

*Heliconia thelxiope var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9, f. 100, 101 (1902).

*Heliconius jussa*, Boisduval M. S.

Unterer Amazonenstrom : Serpa, Massauary.

α. Forma **hippolyte** Bates.

*Heliconius melpomene var. hippolyte*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 559 (1862).

*Heliconius melpomene hippolyte*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 92; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 68 (1901).

*Heliconia thelxiope var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9, f. 98, 99 (trans. ad form. principal.).

Unterer-Amazonenstrom : Serpa, Massauary, Rio Maues, Rio Tabajo.

(1) *Papilio cybele* Cramer (1777) ist präoccupiert durch *P. cybele* Fabricius (1775) und nach dem Prioritätsgesetz als Bezeichnung der Unterart zu verwerfen. Zum nomenklatorischen Typus der Unterart rückt die nächstälteste benannte Form der Art, *H. funebris*, vor, während *H. cybele* als Zustandsform der Unterart *funebris* zu behandeln bleibt. Trotzdem nun hierfür die Einführung eines neuen Namens begründet wäre, wird vorgezogen, den Cramerschen Namen *cybele*, unter dem die Form allgemein bekannt ist, als Benennung der Zustandsform beizubehalten, weil die Prioritätsregeln bezüglich der Namen dieser Begriffe nur innerhalb des Unterartkreises als maßgebend erachtet werden können.



e. **Heliconius melpomene thelxiope** Hübner.

- Nereis festiva thelxiope*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 12, f. 1-4 (1806-19).  
*Migonitis thelxiope*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12 (1816).  
*Heliconia thelxiope*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 103 (1847).  
*Heliconius thelxiope*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 559 (1862).  
*Heliconius evato forma thelxiope*, Möschler in Verh. Zool.-Bot. Ges. Wien, Vol. 32, p. 316 (1883).  
*Heliconius thelxiope*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78, t. 32 (1885).  
*Heliconius melpomene thelxiope*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 93; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 69 (1901).  
*Heliconia thelxiope*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 8, f. 88, 89, t. 7, f. 83, 84 (trans. ad *H. m. aglaope*) (1902).  
*Heliconius melpomene thelxiope*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 117, f. 20 (1905).

Nord-Brasilien : Pará, Manóas, Itaituba?, Maues?.

f. **Heliconius melpomene thelxiopeia** Staudinger.

- Heliconius thelxiope* ab. (var.) *thelxiopeia*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 305 (1896).  
*Heliconius melpomene thelxiopeia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 94, Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 70 (1901).  
*Heliconius thelxiopeia*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 8, f. 87 (1902).  
*Heliconia thelxiopeia* var., Ch. Oberthür ibidem, t. 8, f. 86 (trans. ad form. *aglaopeia*); t. 8, f. 90 (trans. ad *H. m. vicina*) (1902).  
*Heliconia thelxiopeia-aglaopeia*, Ch. Oberthür, ibidem, t. 8, f. 85 (trans. ad form. *aglaopeia*) (1902).

Niederländisch-, Französisch-Guayana.

z. Forma **augusta** Riffarth.

- Heliconius melpomene* var. *augusta*, Riffarth (Maassen M.S.) in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 204; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 22 (1900).  
*Heliconius melpomene augusta*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 93; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 69 (1901).  
*Heliconia thelxiope* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 8, f. 93-96 (1902).  
*Heliconius melpomene thelxiope* forma *augusta*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 119, f. 21 (1905).

Niederländisch-, Französisch-Guayana.

β. Forma **aglaopeia** Staudinger.

- Heliconius thelxiope* var. *aglaopeia*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Vol. 9, p. 305 (1896).  
*Heliconius melpomene aglaopeia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 93; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 69 (1901).  
*Heliconia thelxiope* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 7, f. 82; t. 9, f. 97 (trans. ad *H. m. tyche*) (1902).  
*Heliconius judith*, *H. milesia*, Massen M.S.

Niederländisch-, Französisch-Guayana.

γ. Forma **melanippe** Riffarth.

- Heliconius melpomene* var. *melanippe*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 204; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 22 (1900).  
*Heliconius melpomene melanippe*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 90; ibidem, Vol. 2, p. 66 (1901).  
*Heliconia thelxiope-lucia* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 5, f. 57, 58 (1902).

Niederländisch-Guayana : Berg en Dal.

g. **Heliconius melpomene bari** Oberthür.

- Heliconia bari*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Vol. 21, p. 23, t. 11, f. 129, 130 (1902).  
*Heliconius melpomene bari*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 47, p. 165 (1903).

Französisch Guayana..

h. **Heliconius melpomene elevatus** Nöldner.

- Heliconius elevatus*, Nöldner in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 5 (1901).  
*Heliconius melpomene elevatus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 120 (1905).  
*Heliconius melpomene aglaope*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 95; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 71 (1901).  
 ? *Heliconia thelxiope* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 11, f. 121 (1902).

Amazonas.

i. **Heliconius melpomene aglaope** Felder. — Taf. 2 Fig. 8, ♂.

- Heliconius aglaope*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 79 (1862).  
*Heliconius thelxiope* var. *aglaope*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 559 (1862).  
*Heliconius melpomene aglaope*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 95; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 71 (part.) (1901).  
*Heliconia thelxiope-aglaope* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 10, f. 113-115, 118; t. 11, f. 122, 123 (1902).

Nord-Marajo, Para?; Amazonas : Santarem, Manóas, Fonteboa, S. Paulo de Olivença, Rio Negro, Peru, Ecuador.

**α. Forma rubra** Stichel, **nov. form.** (1).

*Heliconius aglaope* var. *incarnata* + (?) *Heliconius vesta* var. *rubra*, (Staudinger u.) Bang Haas, Lepid. Liste, n. 45, p. 47 (nom. nud.) (1901).

Peru : Cuzco.

**β. Forma mirabilis** Riffarth.

*Heliconius melpomene* ab. *mirabilis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 205; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 23 (1900).  
*Heliconius melpomene mirabilis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 96; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 72 (1901).

Peru : Iurimaguas.

**γ. Forma unimaculata** Hewitson.

*Heliconia unimaculata*, Hewitson, Equat. Lep. p. 10 (1869); Exot. Butt. Vol. 4, Helicon. t. 6, f. 19 (1871).  
*Heliconius melpomene unimaculata*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 96; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 72 (1901).  
*Heliconius radiatus*, Plötz M.S.

Ecuador?, Surinam.

**j. Heliconius melpomene riffarthi** Stichel, **nov. subsp.** (2). — **Taf. 2, Fig. 8a**, ♀.**α. Forma rubescens** Stichel, **nov. form.** (2).

Peru.

**k. Heliconius melpomene vicinus** Ménétriés.

*Heliconia vicina*, Ménétriés, Lép. Acad. Imp. St-Pétersb. Vol. 2, p. 114 (1857).  
*Heliconius thelxiope* var. *vicinus*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 560 (1862).  
*Heliconius melpomene vicina*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 96; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 72 (1901).  
*Heliconia thelxiope* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 8, f. 91 (1902).  
*Heliconia thelxiope-aglaope* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 10, f. 116 (1902).

Amazonas : Tefé, S. Paulo de Olivença, Pebas.

**α. Forma amor** Staudinger.

*Heliconius amor*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78, t. 32 (1885).  
*Heliconius melpomene amor*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 97; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 73 (1901).

Amazonas : Massauary.

**β. Forma rufolimbata** Butler.

*Heliconius rufolimbatus*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 169 (1873).  
*Heliconius melpomene rufolimbatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 100; Gatt. Helic. Vol. 2, p. 76 (1901).  
*Heliconia thelxiope* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 8, f. 92 (1902).

Amazonas : Rio Tabajoz.

**l. Heliconius melpomene eulalia** Riffarth.

*Heliconius melpomene* ab. *eulalia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 204; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 22 (1900).  
*Heliconius melpomene eulalia*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 96; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 72 (1901).  
*Heliconia thelxiope-cybele* var. Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 6, f. 70, 72; f. 71 (trans. ad *H. m. cybele*); t. 6, f. 73 (trans. ad. form. *faustina*) (1902).

Niederländisch-, Französisch-Guayana.

**m. Heliconius melpomene penelope** Staudinger.

*Heliconius penelope*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 7, p. 67 (1894); Vol. 9, p. 303, t. 7, f. 1 (1896).

1) *H. melpomene aglaope* forma *rubra*. — Differt a forma principali signaturis partis basalis alarum anticarum, strigis omnibus alarum posticarum coccineis pro lateritis. — Durch auffallende tiefrote anstatt ziegelrote Färbung des Basalfeldes des Vorderflügels und der Streifen des Hinterflügels von der Hauptform unterschieden; das Gelb der ultracellulären Fleckengruppe ist mitunter durch einen kleinen Steg längs der Subcostalis mit dem roten Basalfelde des Vorderflügels verbunden. — Mehrere Exemplare typ. in coll. Riffarth, Berlin. — Cuzco.

(2) *H. melpomene riffarthi*. — Supra fuscus; alis anticis parte basali, fascia abbreviata postdiscali rubris; posticis striga basali transversa sereique strigarum radiatarum rubris. — Eine Unterart von *H. melpomene*, welche sich an *aglaope* anschliesst, von dieser aber auffällig dadurch unterschieden ist, dass die jenseits der Zelle des Vorderflügels liegende verkürzte Fleckenbinde rot wie das Wurzelfeld, anstatt gelb ist. Diese Binde ist auch beiderseits tiefer gezackt, dagegen weniger scharf begrenzt, bei einem vorliegenden Exemplar bis zur hinteren Radialis verkürzt, proximal leicht gelblich angeflogen und auf der Unterseite ganz getrübt. Der rote Querstreif des Hinterflügels etwas schmaler und kürzer als bei *aglaope*, oder nur als schwacher, auf die Hälfte verkürzter rötlicher Wisch erhalten. — Vorderflügelänge 30-40 mm. Peru (Ucayali); 2 ♂ coll. Riffarth, Berlin, dem diese bemerkenswerte neue Subspecies in Anerkennung seiner Leistungen im Spezial-Studium der Heliconii freundschaftlichst gewidmet sei.

Die Subspecies bildet Uebergänge zu *H. m. tyche* und zwar so, dass zwischen dem roten Wurzelfelde des Vorderflügels und der roten Fleckenbinde kräftige rote Bestäubung etwa in der Form des Discalfleckes von *H. melpomene melpom.* auftritt (forma *rubescens*). In diesem Falle ist die subapicale Binde breiter und etwas länger als auf unserer Abbildung der Hauptform und besteht aus 5 zwischen den Adern liegenden, lose zusammenhängenden Teilen. Der rote Querstreif des Hinterflügels ist zu einem kurzen, keilförmigen Basalwisch, der mit der Spitze nur eben in die Zelle hineinreicht, verkleinert und die Strahlen sind sehr breit und kräftig. — 1 ♂ coll. Riffarth, Peru (Chuchuras, 320 m.).

FAM. NYMPHALIDÆ

*Heliconius melpomene penelope*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 97; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 73 (1901).

*Heliconia thelxiope-penelope*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9 f. 108 (1902).

*Heliconia thelxiope-penelope var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 10 f. 110 (1902).

Bolivia.

α. Forma **margarita** Riffarth.

*Heliconius melpomene ab. margarita*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 205; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 23 (1900).

*Heliconius melpomene margarita*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 98; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 74 (1901).

*Heliconia thelxiope-penelope var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 10, f. 112 (1902).

Bolivia : Rio Juntas.

β. Forma **penelopeia** Staudinger.

*Heliconius melpomene ab. penelopeia*, err. typ., Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 7, p. 67 (1894).

*Heliconius melpomene ab. penelopeia*, Staudinger, ibidem, Vol. 9, p. 303 (1896).

*Heliconius melpomene penelopeia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 100; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 76 (1901).

*Heliconia thelxiope-penelope*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9 f. 106 (1902).

Bolivia : Rio Juntas.

γ. Forma **penelamanda** Staudinger.

*Heliconius penelope ab. penelamanda*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 67 (1894); Vol. 9, t. 7, f. 3 (1896).

*Heliconius melpomene penelamanda*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 100; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 76 (1901).

*Heliconia thelxiope-penelamanda*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 10, f. 111 (1902).

Bolivia : Rio Juntas.

δ. Forma **pluto** Staudinger.

*Heliconius penelope ab. pluto*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 303, t. 7 f. 4 (1896).

*Heliconius melpomene pluto*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 99; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 75 (1901).

Bolivia : Rio Juntas.

u. **Heliconius melpomene timareta** Hewitson.

*Heliconia timareta*, Hewitson in Trans. Ent. Soc. Lond. (3). Vol. 5, p. 563 (1867); Exot. Butt. Vol. 4, Helicon. t. 6 f. 21 (1871).

*Heliconius melpomene timareta*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 99; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 75 (1901).

*Heliconia vesta-aphrodite var.*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9, f. 104 (trans. ad form. *pluto*) (1902).

Ecuador.

α. Forma **virgata** Stichel.

*Heliconius melpomene timareta ab. virgata*, Stichel in Ins. Börse, Vol. 19, p. 355 (1902); Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, S. B. p. (14) (1903).

*Heliconius melpomene timareta*, forma *virgata*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 126 f. 22 (1905).

Ecuador : Santa Inéz.

β. Forma **contigua** Weymer.

*Heliconius contiguus*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reis. Süd-Amer. Lep. p. 118, t. 2 f. 6 (1890).

*Heliconius melpomene contiguus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 98; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 75 (1901).

Ecuador : Agoyan, Santa Inéz.

γ. Forma **richardi** Riffarth. — Taf. 2, Fig. 9, ♂.

*Heliconius timareta ab. richardi*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 73; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 19 (1900).

*Heliconius melpomene richardi*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 97; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 73 (1901).

Ecuador : Santa Inéz.

o. **Heliconius melpomene erebius** Riffarth.

*Heliconius timareta ab. erebia*, Riffarth (Maassen M S.) in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 201; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 19 (1900).

*Heliconius melpomene erebia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 99; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 75 (1901).

*Heliconius melpomene erebius*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 2, p. 127 (1905).

Französisch-Guayana? oder Ecuador?

b. **Heliconius melpomene amandus** Grose Smith u. Kirby.

*Heliconius amandus*, Grose Smith u. Kirby (Staudinger M S.), Rhop. Exot. Vol. 1, Helicon. t. 1 f. 3 (1892).

*Heliconius melpomene amandus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 101; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 77 (1901).

Bolivia : Bueyes, Rio Juntas, Prov. Sara. Peru.

29. **Heliconius amaryllis** Felder.

*Heliconius amaryllis*, Stichel u. Riffarth in Tierreich Vol. 22, p. 128 (1905).

a. **Heliconius amaryllis amaryllis** Felder.

*Heliconius amaryllis*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 6, p. 80 (1862).

*Heliconius amaryllis*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 40, p. 131 (? part.) (1879).

*Heliconius amaryllis* Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 102; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 78 (1901).

Nord-Brasilien: Rio negro. Peru.

b. **Heliconius amaryllis euryades** Riffarth. — Taf. 3, Fig. 10, ♂.

*Heliconius amaryllis* var. *euryades* Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 205; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 23 (1900).

*Heliconius amaryllis euryades*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 102; Vol. 2, p. 79 (1901).

*Heliconius euryades*, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 167 (1904).

Venezuela, Trinidad, Colombia (?), Peru.

c. **Heliconius amaryllis rosina** Boisduval.

*Heliconia rosina*, Boisduval, Lép. Guatém., p. 79 (1870).

*Heliconius rosina*, Butler u. Druce in Proc. Zool. Soc. Lond., p. 351 (1874).

*Heliconius amaryllis rosina*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 103; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 79 (1901).

*Heliconia amaryllis*, Distant in Proc. Ent. Soc. Lond. p. xiv (1876).

*Heliconius amaryllis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 79 t. 32 (1885).

*Heliconius petiveranus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 153 (1881).

Colombia, Panama, Costa Rica.

α. **Forma euryas** Boisduval.

*Heliconia euryas*, Boisduval, Lép. Guatém. p. 29 (1870).

*Heliconius euryas*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reis. Süd-Amer. Lep. p. 97 (1890).

*Heliconius amaryllis euryas*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 104; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 80 (1901).

*Heliconius amaryllis rosina*, forma *euryas*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 131 f. 23 (1905).

*Heliconius melpomene*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 557 (part.) (1862).

? *Heliconius melpomene*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 154 (1881).

Colombia, Venezuela, Guatemala.

30. **Heliconius vulcanus** Butler.

*Heliconius vulcanus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 131 (1905).

a. **Heliconius vulcanus vulcanus** Butler.

*Heliconia vulcanus*, Butler in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 433, t. 25 f. 5 (1865).

*Heliconius vulcanus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 104; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 80 (1901).

Colombia, Britisch-Guayana (?), Panama (?).

b. **Heliconius vulcanus cythera** Hewitson.

*Heliconia cythera*, Hewitson. Equat. Lep. p. 9 (1869); Exot. Butt. Vol. 4, Helicon. t. 6 f. 17 (1871).

*Heliconius vulcanus cythera*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 105; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 81 (1901).

Ecuador.

α. **Forma modesta** Riffarth.

*Heliconius vulcanus* ab. *modesta*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 206; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 24 (1900).

*Heliconius vulcanus modestus*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 105; Vol. 2, p. 81, 154 (1901).

*Heliconius hypna*, Plötz M. S., Icon. t. 277.

Ecuador: Paramba.

β. **Forma concinna, nov. form.** (1).

Ecuador: Balzapamba.

1. *H. vulcanus cythera* forma *concinna*. — Differt a forma principali alis anticis maculis albis distinctis marginalibus; fascia discali rubra in parte proximali non alba, sed flava; posticis maculis marginalibus albis perspicuis, vix crenatis. — Vorderflügel mit deutlichen weissen Saumflecken am Distalrande, die hinteren ziemlich breit, nach vorn zu kleiner und wischartig. Die distal von der Zelle verlaufende schmale rote Binde, welche bei der Hauptform an der proximalen Seite, mindestens vorn, weiss angelegt ist, erscheint hier reichlich bis zur Hälfte der Breite der Binde gelb und ist an beiden Seiten ziemlich stark zerklüftet; sie endet kurz vor dem hinteren Medianast. — Hinterflügel mit weisser Saumbinde am Distalrande, die aus breiten, an den Adern nur schmal getrennten und vorn sehr schwach eingekerbten, fast viereckigen Flecken zusammengesetzt ist. — 1 ♂ coll. H. Riffarth, Berlin. — Ecuador (Balzapamba).

31. **Heliconius batesi** Riffarth.

- Heliconius batesi*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 207; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 25 (1900).  
*Heliconius batesi*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 105; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 81 (1901).  
*Heliconius batesi*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 133 (1905),  
 Ecuador, Peru.

32. **Heliconius nanna** Stichel.

- Heliconius nanna*, Stichel in Ent. Zeit. Guben, Vol. 12, p. 143; Ent. Nachr. Vol. 25, p. 28 (1899).  
*Heliconius nanna*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 106; Gatt. Helic. Vol. 2, p. 82 (1901).  
*Heliconius nanna*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 134 (1905).  
*Heliconius bidentatus*, Staudinger (u. Bang-Haas) in Lep. Listen ab 1899 (nom. nud.).  
 Süd-Brasilien : Espirito Santo, Minas-Geraes.

33. **Heliconius besckei** Ménétriés.

- Heliconia besckei*, Ménétriés, Cat. Acad. Imp. St.-Pétersb. Vol. 2, p. 114, t. 8 f. 3 (1857).  
*Heliconius besckei*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 79 (1885).  
*Heliconius besckei*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 106; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 82 (1901).  
*Heliconius besckei*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 135 (1905).  
*Heliconius epiphyllis*, Plötz M. S., Icon. t. 273.  
 Süd-Brasilien : Espirito Santo, Santa Catharina.

## Cohors IV. — ATTHIDIFORMES

*Antennen schwarz, über 2/3 der Flügellänge. Palpen weiss, Endglied schwarz. Abdomen etwas über den Hinterflügel hinausreichend. Oberseite der Flügel schwarz mit gelben und weissen Zeichnungen.*

34. **Heliconius atthis** Doubleday.

- Heliconia atthis*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 102, t. 14 f. 3 (1847).  
*Heliconius atthis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 76 (1885).  
*Heliconius atthis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 107; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 83 (1901).  
*Heliconius atthis*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 136, f. 24 (1905).  
*Heliconius bourcierii*, Plötz M. S., Icon. t. 268.  
 Ecuador.

## Sectio II. OPISORHYPARI

Unterseite des Vorderflügels hinter der Zelle grau, meist zeichnungslos, in der Regel matt mehlig oder sammet-, seltener seidenglänzend; in diesem Falle hinter der Mediana ein schmaler, glanzlos und matt beschuppter Streif. Bei einzelnen Ausnahmen sind folgende Merkmale entscheidend : Vorderes Feld des Hinterflügels beim ♂ dunkelgrau, häufig nur wenig heller als die Grundfarbe, so auch beim ♀; bis zur voderen Radialis mehlig oder sammetartig bestäubt oder schwach glänzend bis zur Subcostalis.

## Cohors I. HECALESIFORMES

*Antennen von der Länge der Vorderflügelzelle, meist schwarzbraun, zuweilen mit hellbrauner Keule, beim ♀ fast in ganzer Länge lateral hellbraun, proximal schwarz. Palpen weiss oder gelb, Spitze schwarz. Oberseite des Vorderflügels meist schwarz mit gelben oder weissen Flecken, die des Hinterflügels vorwiegend rotbraun oder braun mit schwarzen Binden und gelben Flecken; ähnlich gewissen Arten der Gattung Tithorea Doubl. ♀ mit braun- bis dunkelgrauem glänzendem Hinterrandfeld auf der Unterseite des Vorderflügels, schmalem, matt beschupptem*

*Streif hinter der Mediana und dunkel- oder braun-grauem, etwas glänzendem Vorderrandfeld der Oberseite des Hinterflügels.*

35. **Heliconius crispus** Staudinger.

*Heliconius crispus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 76 (1885).  
*Heliconius crispus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 110; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 86 (1901).  
*Heliconius crispus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 138 (1905).  
 Colombia : Antioquia, Cauca.

36. **Heliconius hecuba** Hewitson.

*Heliconia hecuba*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 2, Helicon. t. 4, f. 11 (1857).  
*Heliconius hecuba*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 170; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 87 (1901).  
*Heliconius hecuba*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 138 (1905).  
 Colombia.

37. **Heliconius choarinus** Hewitson. — Taf. 3, Fig. 11, ♀.

*Heliconia choarina*, Hewitson in Ent. monthly Mag. Vol. 9, p. 83 (1872); Exot. Butt. Vol. 5, Tithor. et Helicon. t. 7, f. 24, 25 (1873).  
*Heliconius choarina*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 111; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 87 (1901).  
*Heliconius choarinus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 139 (1905).  
*Blanchardia dimorphia*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 51 (1880?).  
 Ecuador : Baiza (1500 m.).

38. **Heliconius cassandra** Felder.

*Heliconius cassandra*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Zeit. Vol. 6, p. 419 (1862); Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), t. 47, f. 3, 4 (1865).  
*Heliconius cassandra*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 112; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 88 (1901).  
*Heliconius cassandra*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 140 (1905).  
 Colombia.

39. **Heliconius hecalesia** Hewitson.

*Heliconius hecalesia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 140 (1905).

a. **Heliconius hecalesia hecalesia** Hewitson.

*Heliconia hecalesia*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, Helicon. t. 2, f. 6 (1853).  
*Heliconius hecalesia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 113; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 89 (1901).  
*Heliconius hecalesia hecalesia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 141, f. 25 (1905).  
 Colombia : Cauca, Medellin, Manicore, Rio Magdalena.

b. **Heliconius hecalesia formosus** Bates.

*Heliconius formosus*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 3, p. 87 (1866).  
*Heliconius formosus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 148, t. 17, f. 7, 8 (1881).  
*Heliconius hecalesia formosus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 113; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 89 (1901).  
*Heliconius hecalesia*, Bates in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 247 (1863).  
 Zentral-Amerika : Guatemala, Nicaragua, Costa Rica, Panama.

c. **Heliconius hecalesia gynaesius** Hewitson.

*Heliconius gynaesia*, Hewitson in Ent. monthly Mag. Vol. 11, p. 182; Exot. Butt. Vol. 5, Helicon. t. 8, f. 28 (1875).  
*Heliconius hecalesia gynaesia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 114; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 91 (1901).  
*Heliconius hecalesia gynaesius*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 142 (1905).  
 Heimat unbekannt.

40. **Heliconius octavia** Bates.

*Heliconius octavia*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 3, p. 86 (1866).  
*Heliconius octavia*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 148, t. 17, f. 9, 10 (1881).  
*Heliconius octavia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 114; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 176 (1901).  
*Heliconius octavia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 143 (1905).  
 Zentral-Amerika : Guatemala, Honduras.

41. **Heliconius longareus** Hewitson.

*Heliconia longareus*, Hewitson in Ent. monthly Mag. Vol. 11, p. 182; Exot. Butt. Vol. 5, Helicon. t. 8 f. 39 (1875).  
*Heliconius longareus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 115; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 91 (1901).  
*Heliconius longareus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 143 (1905).  
 Colombia.

## Cohors II. AOEDEFORMES

Antennen kürzer als die Hälfte des Flügelvorderrandes, schwarz oder braun mit hellbrauner Keule und ockergelber Spitze, beim ♀ distal reichlicher aufgehellt. Palpen an der Aussenseite weiss oder gelb, an der Innenseite und die Spitze schwarz, Oberseite der Flügel schwarz oder schwarz-braun; Vorderflügel mit gelben Flecken, proximal rot; Hinterflügel einfarbig, mit weisslichen Wischflecken am Saum oder mit roter Strahlenzeichnung. Abdomen lateral mit runden Fleckchen.

42. *Heliconius godmani* Staudinger.

*Heliconius godmani*, Staudinger in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 397, t. 24 f. 3 (1882).

*Heliconius godmani*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 116 (1901).

*Heliconius godmani*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 145 (1905).

West-Colombia: Rio San Juan.

43. *Heliconius metharme* Erichson.

*Heliconia metharme*, Erichson in Schomburgk, Reis. Guiana, Vol. 3, p. 595 (1848).

*Heliconius metharme*, Riffarth, in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 117; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 93 (1901).

*Heliconius metharme*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 145, f. 26 (1905).

*Heliconia thetis*, Boissduval, Léop. Guatém. p. 29 (1870).

*Heliconius doris ab. thetis*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 316 (1896).

*Heliconius methame*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 142 (1871).

*Heliconius erato*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Rhop. Vol. 1, p. 160 (1881).

*Heliconius anaclia*, Plötz M. S., Icon. t. 487.

Nord-Brasilien: Ega, Fonteboa, São Paulo de Olivença; Peru: Iquitos, Pebas; Colombia; Britisch-Guayana; Nicaragua(?).

44. *Heliconius aoede* Hübner.

*Heliconius aoede*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 146 (1905).

a. *Heliconius aoede aoede* Hübner.

*Migonitis aoede*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12 n° 43 (1816); Zutr. exot. Schmett. Vol. 1, p. 23 (1818).

*Heliconia aoede*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 103 (1847).

*Heliconius aoede*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 118; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 94 (1901).

Nord-Brasilien: Para, Santarem, Itaituba, Massauary; Französisch-Guayana.

b. *Heliconius aoede astydamia* Erichson.

*Heliconia astydamia*, Erichson in Schomburgk, Reis. Guiana, Vol. 3, p. 595 (1848).

*Heliconius aoede var. astydamia*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 144 (1871).

*Heliconius aoede astydamia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 118; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 94 (1901).

*Heliconia emmelina*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, p. 24 t. 11 f. 132 (1902).

Britisch-Guayana: Demerara; Nord-Brasilien, Amazonas: Obidos, Manaus, Manicore bis São Paulo de Olivença.

c. *Heliconius aoede lucretius* Weymer.

*Heliconius lucretius*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 51, p. 290 (1890).

*Heliconius bartletti forma lucretius*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 307 (1896).

*Heliconius aoede lucretius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 2, p. 118; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 94 (1901).

*Heliconius aoede lucretius*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 149, f. 27 (1905).

Nord-Brasilien: Thomar (Rio Negro), West-Amazonas; Peru, Bolivia, Venezuela.

d. *Heliconius aoede bartletti* Druce. — Taf. 3, Fig. 12, ♂.

*Heliconius bartletti*, Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 219, t. 18, f. 2 (1876).

*Heliconius aoede bartletti*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 119; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 95 (1901).

*Heliconius vedius*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).

e. *Heliconius aoede cupidineus* Stichel nov. subsp. (1).

Peru: Tarapoto, Juanjuy.

(1) *H. aoede cupidineus*. — Differt a subsp. typ. alarum anticarum fascia abbreviata subapicali angustissima. — Vorderflügel mit stark verschmälertem, nur 3-4 mm. breiter gelber Subapicalbinde, welche schräger gestreckt und an ihrem distalen Verlauf stumpfwinklig nach hinten abgestuft ist. Rotgelbe Basalbestäubung etwas reichlicher, die Strahlen des Hinterflügels eine Wenigkeit breiter als bei *H. a. bartletti*; sonst wie diese. — 1 ♂, 1 ♀ i. coll. H. Riffarth, Berlin. — Peru: Tarapoto, Juanjuy.

## Cohors III. XANTHOCLEDOFORMES

*Antennen schwarz oder schwarzbraun, distal an der Unterseite der Keule bräunlich, länger als die Zelle des Vorderflügels. Palpen schwarz, an der Aussenseite etwas weiss. Oberseite der Flügel schwarz; Vorderflügel mit rotem Wurzelfeld und gelber Fleckenbildung; Hinterflügel einfarbig oder mit roter Strahlenzeichnung. Abdomen ventral gelb gefleckt, lateral mit gelben Fleckchen, die Segmenteinschnitte scharf gelb markiert.*

45. **Heliconius xanthocles** Bates.

*Heliconius xanthocles*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 150 (1905).

a. **Heliconius xanthocles xanthocles** Bates. — Taf. 3, Fig. 13, ♂

*Heliconius xanthocles*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 561 (1862).

*Heliconius xanthocles*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 128; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 96 (1901).

Britisch-, Französisch-Guayana.

b. **Heliconius xanthocles vala** Staudinger.

*Heliconius vala*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).

*Heliconius paraplesius* forma *vala*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 306 (1896).

*Heliconius xanthocles vala*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 120; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 96 (1901).

*Heliconius xanthocles vala*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 151, f. 28 (1905).

*Heliconia caternaulti*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, p. 24, t. 11 f. 131 (1902).

Niederländisch-, Französisch-Guayana.

c. **Heliconius xanthocles paraplesius** Bates.

*Heliconius paraplesius*, Bates in Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 5, p. 540 (1867).

*Heliconius xanthocles paraplesius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 120; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 96 (1901).

*Heliconius olede*, Plötz M. S., Icones, t. 301.

Nord-Brasilien: Pará, Rio Maues, Itaituba, Cameta.

d. **Heliconius xanthocles melete** Felder.

*Heliconius melete*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lepid. Vol. 2 (2), p. 376 (1865).

*Heliconius melete*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 40, p. 432 (1879).

*Heliconius xanthocles melete*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 121; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 97 (1901).

*Heliconius hippocrene*, Bang-Haas (Staudinger u.), Lepid. Liste no 48, p. 49 (nom. nud.) (1904).

Colombia, Bolivia, Peru.

e. **Heliconius xanthocles melior** Staudinger.

*Heliconius melior*, *H. bartletti* var. 2, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 307 (1896).

*Heliconius xanthocles melior*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 122; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 98 (1901).

Peru, Ecuador, Bolivia.

f. **Heliconius xanthocles melittus** Staudinger.

*Heliconius melittus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 307 (1896).

*Heliconius xanthocles melittus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 21; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 97 (1901).

Peru, Bolivia.

## Cohors IV. EGERIFORMES

*Antennen schwarz, gegen das Ende ventral rötlich-braun, länger als die Zelle des Vorderflügels. Palpen weiss, proximaler Teil des Mittelgliedes, Spitze und die Innenseite schwarz. Vorderflügel mit etwas ausgezogenem Apex. Oberseite der Flügel schwarz, Vorderflügel mit roter Wurzelbestäubung, im Discus, mitunter auch im Apex, gelb gefleckt; Hinterflügel mit roter Wurzelfärbung, die zu Spitzen, Zacken oder Strahlen ausgeflossen ist, Vorderrandfeld beim ♂ dunkel braungrau, sammetartig glänzend.*

46. **Heliconius egeria** Cramer.

*Heliconius egeria*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 151 (1905).

a. **Heliconius egeria egeria** Cramer.

*Papilio egeria*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 54, 152, t. 34 f. B, C. (1775-76).

*Papilio egeria*, Herbst Jablonsky u., Naturf. Schmett. Vol. 4, p. 142 t. 74 f. 1 (1790)



- Heliconius egeria*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 561 (1862).  
*Heliconius egeria*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 123; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 99 (1901).  
*Migonitis isaea*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12 (1816).  
*Heliconia ergatis*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 207 (1819).  
 Niederländisch-Guayana : Cameta, Oestliches-Amazonas, Rio Tabajo.

**b. *Heliconius egeria egerides* Staudinger.**

- Heliconius egeria* var. *egerides*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 311 (1896).  
*Heliconius egeria egerides*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 124; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 100 (1905).  
*Heliconius egeria egerides*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 155, f. 29 (1905).  
 Niederländisch-Guayana : Bergen Dal, Amazonas : Manaos.

**c. *Heliconius egeria hyas* Weymer.**

- Heliconius hyas*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 45, p. 26, t. 1 f. 5 (1884).  
*Heliconius egeria hyas*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 124; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 100 (1901).  
 Nord-Ost-Brasilien : Massauary, Santarem, Itaituba.

**d. *Heliconius egeria astraea* Staudinger.**

- Heliconius egeria* var. *astraea*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 311 (1896).  
*Heliconius egeria astraea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 125; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 101 (1901).  
 Brasilien : Oberer Amazonenstrom (S. Paulo de Olivença).

**47. *Heliconius burneyi* Hübner.**

- Heliconius burneyi*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 157 (1905).

**a. *Heliconius burneyi burneyi* Hübner.**

- Migonitis burneyi*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12 (nom. nud.) (1816); Zutr. Exot. Schmett. Vol. 3, p. 7. f. 401, 402 (1825).  
*Heliconia burneyi*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 104 (1847).  
*Heliconius burneyi*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 126; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 102 (1901).  
*Heliconius burneyi burneyi*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 158 (1905).  
 Französisch-Guayana, Para, Amazonas, Bolivia.

**b. *Heliconius burneyi huebneri* Staudinger. — Taf. 3, Fig. 14, ♀.**

- Heliconius burneyi* var. *huebneri*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 312 (1896).  
*Heliconius burneyi huebneri*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 126; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 102 (1901).  
 Französisch-Guayana, West-Amazonas, Rio Negro, Bolivia, Peru.

**c. *Heliconius burneyi catharinae* Staudinger.**

- Heliconius catharinae*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 79 (1885).  
*Heliconius burneyi catharinae*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 127; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 103 (1901).  
*Heliconius burneyi catharinae*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 159 f. 30 (1905).  
 Niederländisch-, Französ., Britisch-Guayana, Amazonas : Obidos, Massauary.

**d. *Heliconius burneyi lindigii* Felder.**

- Heliconius lindigii*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Vol. 2 (2), p. 377, t. 47 f. 1, 2 (1865).  
*Heliconius lindigii*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd. Amer. Lep., p. 27 (1890).  
*Heliconius burneyi lindigii*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 127; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 103 (1901).  
 Colombia.

## Cohors V. DORIDIFORMES

*Antennen schwarz, an der Keule meist bräunlich, nur wenig länger als die Vorderflügelzelle. Palpen schwarz, aussen proximal und am Mittelglied weiss gefleckt. Oberseite der Flügel schwarz bis schwarzbraun. Vorderflügel mit oder ohne rote Wurzelbestäubung, mit discalen, häufig auch subapicalen gelben Flecken; Hinterflügel mit rotem, blauem oder grünem Wurzelfeld und mehr oder weniger ausgeprägter Strahlenzeichnung, selten einfarbig schwarz, Vorderrandfeld beim ♂ dunkel braungrau mit schwachem Glanz.*

**48. *Heliconius doris* Linné.**

- Heliconius doris*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 161 (1905).

**a. *Heliconius doris doris* Linné.**

- Papilio (Heliconius) doris*, Linné, Mant. Plant. II, p. 536 (1771).

- Papilio doris*, Fabricius, Syst. Ent. p. 461 (1775).  
*Papilio doris*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 4, p. 92, t. 337 f. C (1781). (1).  
*Papilio doris*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 155, t. 75 f. 3, 4 (1790).  
*Mechanitis doris*, Fabricius, Syst. Gloss. M. S., Illiger in Mag. Ins. Vol. 6, p. 284 (1807).  
*Sicyonia doris*, Hübner, Verz. Schmett. p. 13 (1816).  
*Heliconia doris*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 204 (1819).  
*Laparus doris*, Billberg, Enum. Insect. p. 77 (1820).  
*Heliconius doris*, Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 436 (♂ non ♀) (1840).  
*Heliconius doris*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 557 (1862).  
*Heliconius erato* var. *doris*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 77 (part.) (1885).  
*Heliconius erato doris* (part.), Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 131; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 107 (1901).  
*Heliconius doris doris* (part.), Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 162 (1905).  
*Papilio quirina*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 101, 154, t. 65, f. A, B (1775-76).  
*Heliconius erato*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 160 (part.) (1881).  
*Heliconius doris caerulea*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lepid. Liste N° 32, p. 17 (nom. nud.) (1888).  
 Guayana; Venezuela(?); Nord-Brasilien: Pará, Amazonas; Bolivia(?).

α. Forma **amathusia** Cramer.

- Papilio amathusia*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, p. 124, 147, t. 177 f. F (1777).  
*Papilio amathusia*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 149, t. 74 f. 4 (1790).  
*Heliconius erato* ab. *amathusia*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 316 (1896).  
*Heliconius erato amathusia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 130; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 106 (1901).  
*Migonitis crenis*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12 n. 51 (part.) (1816).  
*Heliconius erato*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 557 (1862).  
*Heliconius erato*, Hopffer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 40, p. 433 (1879).  
*Heliconius erato*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 160 (1881).  
 Guayana, Ecuador.

β. Forma **delila** Hübner.

- Nereis festiva delila*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 13 f. 1-4 (1806-19).  
*Migonitis delila*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12 n. 51 (1816).  
*Heliconius doris* var. *delila*, Möschler in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 26, p. 313 (1877).  
*Heliconius doris* forma *delila*, Aurivillius in Sv. Akad. Handl. (2), Vol. 19, p. 48 (part.) (1882).  
*Heliconius doris delila*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 47, p. 152 (1902).  
*Heliconius doris doris* forma *delila*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 164, f. 31 (1905).  
*Papilio erato*, Clerck (non Linné 1758), Icon. Ins. Vol. 2, t. 40 f. 1 (1764).  
*Papilio erato*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 138, t. 73 f. 5 (1790).  
*Heliconia erato*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 205 (1819).  
*Heliconia erato*, Chenu u. Lucas in Encycl. Papill. p. 68, t. 23 f. 1 (1853).  
*Heliconius erato* forma *rubra*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 557 (1862).  
*Heliconius doris* var. *erato*, Butler, Cat. diurn. Lep. Fab. p. 121 n. 7 (1869).  
*Heliconius erato*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 160 (part.) (1881).  
*Heliconius erato*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 77 (1885).  
*Heliconius erato*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 129; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 105 (1901).  
 ? *Papilio ricini* ♂, Linné (non Linné 1758!), Mus. Lud. Ulr. p. 227 (1764).  
 ? *Papilio ricini* ♀, Fabricius, Syst. Ent. p. 461 n. 81 (1775).  
*Heliconius doris* ♀, Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, p. 436 (1840).  
*Heliconius erato* var. *mars*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 79, t. 32 (1885).  
*Heliconius doris rubra*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lepid. Liste N° 32 (nom. nud.) (1888).  
 Guayana; Brasilien: Amazonas; Peru; Bolivia; Ecuador.

γ. Forma **tecta** Riffarth.

- Heliconius erato* ab. *tecta*, Riffarth Maassen M. S. in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 207; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 25 (1900).  
*Heliconius erato tecta*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 132; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 108 (1901).  
 Peru, Colombia.

δ. Forma **metharmina** Staudinger.

- Heliconius erato* ab. *metharmina*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Vol. 9, Lep. (Iris) p. 315 (1896).

† Cramer bildet hier die Form mit weissem anstatt gelbem Vorderflügelgefleck, wie sie tatsächlich auch vorkommt, ab. In der Sammlung des Herrn Ch. Oberthur, Rennes, befinden sich, nach freundlicher Mitteilung desselben, ausser dieser auch noch die Form *amathusia* und Form *delila* mit weissgeflecktem Vorderflügel samthlich aus Französisch-Guayana.

*Heliconius erato metharmina*, Riffarth, in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 132; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 108 (1901).

*Heliconius doris-nigra*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lepidopt. Liste N° 33, p. 17 (nom. nud.) (1889).

Amazonas, Peru, Bolivia, Ecuador, Venezuela, Colombia.

b. **Heliconius doris caeruleatus** Stichel **nov. subsp.** (1).

*Heliconius erato var. doris*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 77 (part.) (1885).

*Heliconius erato var. doris*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 315, 317 (part.) (1896).

*Heliconius erato var. doris*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 78 (1890).

*Heliconius doris doris*, forma principalis, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 163 (part.) (1905).

Süd-Peru. Bolivia (?).

c. **Heliconius doris aristomache** Riffarth.

*Heliconius doris aristomache*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 131; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 107 (1901).

*Heliconius erato var. doris*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 12 (1890).

Ecuador, Colombia, Costa Rica.

d. **Heliconius doris viridis** Staudinger.

*Heliconius doris viridis*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lepid. Liste, n° 33, p. 17 (nom. nud.) (1889).

*Heliconius erato var. viridis*, Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 77 (part.), t. 32 (1885).

*Heliconius erato var. et ab. viridis*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 213, 317 (part.) (1896).

*Heliconius erato viridis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 132; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 108 (1901).

*Heliconius erato*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 160 (1881).

Honduras, Panama, Venezuela, Colombia (?).

2. Forma **viridana** Stichel **nov. form.** (2).

Colombia.

(1) *H. doris caeruleatus*. — Alis anticis ut in subsp. typ. posticis radiis furcatis caeruleis elongatis, cum punctis albidis submarginalibus plus minusve cohaerentibus. — Diese, anscheinend in Peru lokalisierte, Subspecies unterscheidet sich von der typischen Unterart dadurch, dass die kurzen, blauen, gabelförmig gespaltenen Strahlen des Hinterflügels wesentlich verlängert sind und mit den weisslichen Punkten am Distalrande mindestens im hinteren, häufig aber auch im mittleren Flügelteile zusammenhängen. Die Unterart scheint, wie auch *H. d. aristomache* in Ecuador, ausschliesslich in der blauen Form vorzukommen; sie unterscheidet sich von jener, abgesehen von den meist längeren Strahlen des Hinterflügels, auch dadurch, dass die gelben Discalflecke des Vorderflügels nicht verkleinert, sondern voll ausgebildet sind wie bei der typischen Unterart. Im Gebiet des oberen Amazonenstromes scheint eine Vermischung aller drei Formen einzutreten. — 2 ♂ als Typ. aus zahlreichen Individuen von Süd-Peru (Pozuzo) i. coll. Stichel.

(2) *H. doris viridis* forma *viridana*. — Alarum posticarum radiis furcatis viridibus saturatioribus, multo brevioribus quam in form. principali. — In der Zeichnung des Vorderflügels gleicht diese Form der columbischen Hauptform und den zentralamerikanischen Vertretern der Art. Die Fleckbildung im Discus ist reduziert und namentlich im vorderen Teile verkümmert und unterbrochen; dagegen sind die gabelförmigen, gesättigt grünen Strahlen des Hinterflügels stark verkürzt und gleichen in der Form etwa der Zeichnung bei *H. doris doris* aus Guayana. — Typ. i. c. Stichel. Colombia, Rio Magdalena sup.

Diese grüne Form scheint für Mittel- und Süd-Columbien charakteristisch zu sein; da sich aber eine natürliche Grenze ihres Fluggebietes nach Norden nicht sicher festsetzen lässt, wird vorgezogen, diese sowie die neben ihr fliegende rote Form (*eratonia*) nicht als Vertreter einer besonderen Subspecies zu behandeln, sondern von der ältest benannten, hauptsächlich für Panama charakteristischen *H. doris viridis* abzuleiten, zumal bei einer Abtrennung der columbischen Vertreter der Art als nomenklatorischer Typus aus Prioritätsrücksichten eine zufällige Aberration (*obscurus* Weym., 1800) gewählt werden müsste. Neben erwähnten 3 Formen erscheint in Columbien noch eine blaue *doris*, die in ihren Charakteren überwiegend zu *H. doris aristomache* aus Ecuador neigt, und deren Fluggebiet dehnt sich wiederum bis Costa Rica aus. Andererseits erscheint in Mexico und Honduras eine rote Form. *H. d. transiens*, die in Minderheit neben forma *eratonia* auch in Columbien angetroffen wird. Es ist daher schwer, eine sachgemässe Einteilung der betreffenden Formen in Unterarten und Abarten (Zustandsformen) vorzunehmen und mag die hier gewählte Gruppierung nicht einwandfrei sein. Immerhin musste eine solche, unter Beobachtung möglichst einheitlicher Grundsätze zur Erzielung einer befriedigenden Übersicht über das bekannte und benannte Material nicht unversucht bleiben. Massgebend war dabei die vorzugsweise Konzentration der verschiedenen, nach ihren wesentlichen Merkmalen getrennten Formenreihen auf bestimmte Gebiete. Die *Doris*-Formen können folgendermassen leicht analytisch behandelt werden :

1. Vorderflügel mit Discalfleck . . . . .	2.
Vorderflügel ohne Discalfleck . . . . .	Forma <i>obscura</i> .
2. Discalfleck des Vorderflügels rein gelb, wenigstens in der hinteren Hälfte. . . . .	3.
Discalfleck des Vorderflügels schwärzlich überstäubt . . . . .	Forma <i>tecia</i> .
3. Discalfleck des Vorderflügels voll entwickelt. . . . .	4.
Discalfleck des Vorderflügels im vorderen Teil verkümmert oder schwarz unterbrochen . . . . .	6.
4. Strahlen des Hinterflügels blau . . . . .	5.
Strahlen des Hinterflügels rot . . . . .	Forma <i>delila</i> .
Strahlen des Hinterflügels blau und rot . . . . .	Forma <i>amathusia</i> .
5. Strahlen des Hinterflügels lang, teilweise bis zu den Randpunkten auslaufend. . . . .	Subsp. <i>caeruleatus</i> .
Strahlen des Hinterflügels kurz, kaum bis Flügelmitte . . . . .	» <i>doris</i> .
Strahlen nur rudimentär an der Flügelwurzel . . . . .	Forma <i>metharmina</i> .
6. Strahlen des Hinterflügels blau . . . . .	7.
Strahlen des Hinterflügels grün . . . . .	8.
Strahlen des Hinterflügels rot . . . . .	9.
7. Strahlen des Hinterflügels kurz, tiefblau . . . . .	Subsp. <i>aristomache</i> .
Strahlen wie vor aber weisslich blau . . . . .	Forma <i>luminosa</i> .
8. Strahlen des Hinterflügels lang, gelb- oder blaugrün . . . . .	Subsp. <i>viridis</i> .
Strahlen kurz, tiefgrün . . . . .	Forma <i>viridana</i> .
9. Wurzel des Vorderflügels schwarz, Strahlen des Hinterflügels vorn völlig verschmolzen . . . . .	Subsp. <i>transiens</i> .
Wurzel des Vorderflügels rot bestäubt, Strahlen des Hinterflügels vorn wenigstens durch die schwarzen Adern getrennt. . . . .	Forma <i>eratonia</i> .

β. Forma **luminosa** Riffarth. — Taf. 3, Fig. 15, ♂.

*Heliconius erato luminosus*. Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 132; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 108 (1901).  
Panama.

γ. Forma **eratonia** Staudinger.

*Heliconius erato* var. *eratonius*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 314, 317 (1896).  
*Heliconius erato eratonius*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 130; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 106 (1901).  
? *Heliconius erato*, Butler u. Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 351 (1874).  
*Heliconius erato*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 160 (part.) (1881).  
*Heliconius erato*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reise Süd-Amer. Lep. p. 12, 17, 27, 33 (1890).  
? *Heliconius erato*, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 168 (1904).  
Colombia, Panama, Costa Rica, Venezuela, Trinidad (?).

δ. Forma **obscura** Weymer.

*Heliconius obscurus*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 51, p. 290 (1890).  
*Heliconius erato* var. *obscurus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Vol. 9, p. 315, 317 (1896).  
*Heliconius erato obscurus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 133; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 109 (1901).  
Colombia.

f. **Heliconius doris transiens** Staudinger.

*Heliconius erato* var. *transiens*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris). Vol. 9, p. 314, 317 (1896).  
*Heliconius erato transiens*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 130; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 106 (1901).  
*Heliconius doris transiens*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 165 (1905).  
*Heliconius erato* (part.), Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 160 (1881); Vol. 2, p. 669 (1901).  
Mexico, Honduras, Colombia.

49. **Heliconius hierax** Hewitson.

*Heliconia hierax*, Hewitson, Equat. Lep. p. 11 (1869); Exot. Butt. Vol. 4, Helicon, t. 6, f. 20 (1871).  
*Heliconius hierax*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. p. 35 (1890).  
*Heliconius hierax*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 133; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 109 (1901).  
*Heliconius hierax*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 167 (1905).  
Ecuador.

— **Heliconius cinereofuscus** Kirby (1) (species dubia).

— Seba, Thesaurus, Vol. 4, t. 29 f. 11, 12 (1765).  
*Papilio cinereo-fuscus*, Goeze, Ent. Beytr. Vol. 3 (1), p. 122 (1).  
*Heliconius cinereofuscus*, Kirby, Cat. diurn. Lep. Suppl. p. 722 (1877).  
*Heliconius cinereofuscus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 168 (1905).  
Niederländisch-Guayana.

## Cohors VI. WALLACEIFORMES

*Antennen schwarz, länger als die Zelle des Vorderflügels. Palpen schwarz, aussen die Wurzel und das Mittelglied weiss oder gelb. Oberseite der Flügel schwarz, blauglänzend. Vorderflügel mit einer Binde oder mit Flecken im Discus und einer schmalen Subapicalbinde, sämtlich gelb oder weiss. Hinterflügel einfarbig mit schwarz und weiss gescheckten Fransen dergestalt, dass zwischen je 2 Adern zwei weisse und in deren Mitte eine schwarze Stelle erscheint, die Aderenden selbst ebenfalls schwarz.*

50. **Heliconius wallacei** Reakirt.

*Heliconius wallacei*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 169 (1905).

a. **Heliconius wallacei wallacei** Reakirt. — Taf. 4, Fig. 16, ♀.

*Heliconius wallacei* (Bates M.S.), Reakirt in Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 242 (1866).  
*Heliconius clytia* var. *wallacei*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 140 (1871).  
*Heliconius clytia wallacei*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 135; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 111 (1901).  
*Heliconius wallacei wallacei*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 169 (1905).  
Colombia, Niederländisch-, Französisch-Guayana, Oestliches Amazonas.

1: Da Goeze nicht dem Grundsatz der binären Nomenclatur für die Art folgte, so muss als Autor des giltigen Namens Kirby angesehen werden (Internat. Regeln der Zool. Nomenclatur 1905: Art. 25).

α. Forma **elsa** Riffarth.

*Heliconius clytia* var. *elsa*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 407 (1899).

*Heliconius clytia elsa*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 136; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 112 (1901).

Niederländisch-Guayana.

b. **Heliconius wallacei mimulinus** Butler.

*Heliconius mimulinus*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 168 (1873).

*Heliconius clytia mimulinus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 136; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 112 (1901).

*Heliconius wallacei mimulinus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 170 (1905).

Colombia.

c. **Heliconius wallacei colon** Weymer.

*Heliconius clytia* var. *colon*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 51, p. 291 (1890).

*Heliconius clytia colon*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 136; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 112 (1901).

*Heliconius wallacei colon*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 170 (1901).

Amazonas : Santarem.

α. Forma **parvimaculata** Riffarth.

*Heliconius clytia* ab. *parvimaculata* (Staudinger M. S.), Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 207; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 25 (1900).

*Heliconius clytia parvimaculata*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 136; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 112 (1901).

Amazonas : Obidos, Santarem, Faro, Juruty.

β. Forma **flavescens** Weymer.

*Heliconius clytia* var. *flavescens*, Staudinger (u. Bang-Haas). Lepid. Liste n<sup>o</sup> 33, p. 17 (nom. nud.) (1889).

*Heliconius clytia* var. *flavescens*, Weymer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 51, p. 292 (1890).

*Heliconius clytia flavescens*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 135; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 111 (1901).

*Nereis caerulea sara*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 16 f. 1-4 (1806-10).

*Sicyonia sara*, Hübner, Verz. Schmett. p. 13, n<sup>o</sup> 59 (1816).

*Heliconia sara*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 204 (1819).

*Heliconia clytia* Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 103 (1847).

*Heliconius clytia*, Staudinger (u. Schatz). Exot. Schmett. Vol. 1, p. 76 (1885).

*Heliconius clytia* var. *sulphurea*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 9, p. 295 (1896).

*Heliconius hagar*, Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. Vol. 1, p. 11 (1900).

Niederländisch-Guayana, Venezuela, Nord Brasilien : Para, Amazonas ; Peru, Bolivia, Ecuador.

γ. Forma **clytia** (Cramer) Stichel (1).

*Papilio clytia*, Cramer (non Linné 1758!), Pap. Exot. Vol. 1, p. 103, 152, t. 66, f. C, D (1775 u. 76).

*Heliconius clytia*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 76, 87 (1890).

*Heliconius clytia*, Staudinger (u. Schatz) in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 295 (1896).

*Heliconius clytia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 135; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 111 (1901).

*Papilio antiocha* (non *P. antiochus* Linné, 1767!), Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 157, t. 75 f. 5, 6 (1790).

*Heliconia sara* var. Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 204 (1819).

*Heliconius wallacei colon*, forma *clytia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 171, f. 32 (1905).

## Cohors VII. SAPHIFORMES

*Antennen schwarzbraun, etwas länger als die Zelle des Vorderflügels. Palpen an der Innenseite schwarz, aussen in der Regel weiss oder gelb, nur am Einschnitt von Wurzel und Mittelglied und an der Spitze schwarz, oder ganz schwarz und nur an der Wurzel und dem Mittelglied weiss gefleckt. Oberseite der Flügel blauschwarz, mehr oder weniger glänzend, mit einer oder zwei weissen oder gelben Querbänden des Vorderflügels und meist mit einer gleichgefärbten Randbinde des Hinterflügels.*

51. **Heliconius sapho** Drury.

*Heliconius sapho*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 172 (1905).

(1) *Papilio clytia* Cramer (175) ist praecoccupiert durch *Papilio clytia* Linné (1758) und der Name hier nach dem Prioritätsgesetz zu verwerfen. Wie in analogem Falle (vergl. *Pap. cybele* Cram., p. 24) wird auch hier der Cramersche Name zur Bezeichnung einer Zustandsform, auf welche die Prioritätsregeln nur beschränkte Anwendung finden, übertragen. Zum nomenklatorischen Typus der Collectiv-Species rückt die nächst älteste benannte Form, *H. wallacei*, und zum Typus der Unterart nach gleichem Grundsatz *H. colon* vor.

a. **Heliconius sapho sapho** Drury.

- Papilio sapho*, Drury, Ill. Nat. Hist. Vol. 3, p. 54; Index, t. 38 f. 4 (1782).  
*Papilio sapho*, Stoll in Cramer, Pap. Exot. Suppl. p. 137, t. 30 f. 2, 2b (1790).  
*Heliconia sapho*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 203 (1819).  
*Papilio sapho* (non *P. s.* Pallas 1771), Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 159, t. 75 f. 7 (1790).  
*Papilio sapho*, Fabricius, Ent. syst. Vol. 31, p. 165 (1793).  
*Ajantis sapho*, Hübner, Verz. Schmett. p. 13, n° 63 (part.) (1816).  
*Heliconius sapho*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 157 t. 18 f. 5, 6 (1881).  
*Heliconius sapho*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 137; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 113 (1901).  
 Colombia, Ecuador, Peru, Jamaica (?).

b. **Heliconius sapho leuce** Doubleday.

- Heliconia leuce*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 102 (1847).  
*Heliconius leuce*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 156, t. 18 f. 3, 4 (1881).  
*Heliconius sapho leuce*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 138; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 114 (1901).  
*Heliconius sapho leuce*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 174, f. 33 (1905).  
*Ajantis sapho*, Hübner, Zutr. Exot. Schmett. Vol. 3, p. 36. f. 565, 566 (1825).  
 Guatemala, Honduras, Costa Rica.

c. **Heliconius sapho eleusinus** Staudinger.

- Heliconius eleusinus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 76, t. 31 (1885).  
*Heliconius sapho eleusinus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 138; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 114 (1901).  
 West-Colombia.

d. **Heliconius sapho primularis** Butler. — Taf. 4, Fig. 17, ♂.

- Heliconius primularis*, Butler in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 3, p. 18, t. 9, f. 2 (1869).  
*Heliconius sapho primularis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 139; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 115 (1901).  
 Ecuador.

e. **Heliconius sapho eleuchia** Hewitson.

- Heliconia eleuchia*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, Helicon. t. 8, f. 8 (1853).  
*Heliconius eleuchia*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 33 (1890).  
*Heliconius sapho eleuchia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 139; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 115 (1901).  
 Colombia.

52. **Heliconius hewitsoni** Staudinger.

- Heliconius hewitsoni*, Staudinger in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 25, p. 98 (1875).  
*Heliconia hewitsoni*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 5, Helicon. t. 8, f. 27 (1875).  
*Heliconius hewitsoni*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 158 (1881); Vol. 2, p. 669 (1901).  
*Heliconius hewitsoni*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 140; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 116 (1901).  
*Heliconius hewitsoni*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 176 (1905).  
 Panama (Chiriqui), Costa Rica.

53. **Heliconius congener** Weymer.

- Heliconius congener*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 117, t. 2, f. 5 (1890).  
*Heliconius congener*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 177 (1905).  
*Heliconius congener*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 141; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 117 (1901).  
*Heliconius apscudes* var. *paranapurae*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris) Vol. 9, p. 293 (1806).  
 Ecuador, Ost-Peru.

## Cohors VIII. ANTIOCHIFORMES

*Antennen schwarzbraun, etwa so lang wie die Vorderflügelzelle oder nur wenig länger. Palpen vorwiegend schwarz, aussen an der Wurzel und am Mittelglied weiss gefleckt oder gelb mit schwarzer Spitze. Oberseite der Flügel blauschwarz, mehr oder weniger glänzend. Vorderflügel mit zwei gelben oder weissen Schrägbinden, zuweilen mit Medianstreif, Hinterflügel einfarbig, selten mit gelber Querbinde; auf der Unterseite rote Wurzelflecke, von denen der hinter der Costalis gelegene in der Regel streifenartig verlängert ist. Franssen weiss, nur an den Aderenden schmal schwarz unterbrochen.*

54. **Heliconius antiochus** Linné.

- Heliconius antiochus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 179 (1905).

a. **Heliconius antiochus antiochus** Linné. — Taf. 4, Fig. 18, ♂.

- Papilio (Heliconius) antiochus*, Linné, Syst. Nat. (12), Vol. 2, p. 1068 (1767).  
*Heliconius antiochus*, Butler, Cat. diurn. Lep. Fab. p. 120 (1869).  
*Heliconius antiochus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 142; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 118 (1901).  
*Heliconius antiochus antiochus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 179, f. 34 (1905).  
*Heliconius antiochus*, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 168 (1904).  
*Papilio antiocha*, Fabricius, Syst. Ent. p. 464, n° 92 (1775).  
*Papilio antiocha*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 62, 151, t. 38, f. E, F (1775-76).  
*Ajantis antiocha*, Hübner, Verz. Schmett. p. 14, n° 64 (1816).  
*Heliconia antiocha*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 209 (1819).  
*Heliconius antiocha*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 556 (1862).  
*Heliconius anthioea*, Latreille, Hist. Nat. Crust. Ins. Vol. 14, p. 108 (1805).  
*Heliconius antiochus var. aranea* (non *Pap. aranea*, Fabr. 1793!), Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 75, t. 31 (1885).  
*Heliconius antiochus var. araneides*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 294 (1896).

α. Forma **alba** Riffarth.

- Heliconius antiochus ab. alba* (Staudinger M. S.), Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 208; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 26 (1900).  
*Heliconius antiochus alba*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 143; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 119 (1901).  
*Heliconius antiochus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 75 (1885).  
*Heliconius antiochus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 294 (1896).  
 Niederländisch-Guayana, Venezuela, Trinidad, Brasilien : Rio de Janeiro, Amazonas. Peru : Sarayacu.

b. **Heliconius antiochus zobeide** Butler.

- Heliconius zobeide*, Butler in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 3, p. 18, t. 9, f. 3 (1869).  
*Heliconius antiochus zobeide*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 143; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 119 (1901).  
*Heliconius antiochus*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 55, f. 13 (1880).  
*Heliconius antiochus ab. divisus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 294 (1896).  
 Pará, östl. Amazonas, Peru, Niederländisch-Guayana.

c. **Heliconius antiochus aranea** Fabricius.

- Papilio aranea* (non *P. (= Euptychia) a.* Fabr. 1793), Fabricius, Ent. syst. Vol. 3 (1), p. 168 N° 519 (1793).  
*Heliconia aranea*, Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 53 (1844).  
*Heliconius aranea*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 55 f. 12 (1880).  
*Heliconius antiochus aranea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 143; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 119 (1901).  
*Heliconia arane* Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 209 (1819).  
 Colombia, Venezuela, Ecuador, Amazonas (Santarem), Niederländisch-Guayana.

d. **Heliconius antiochus ocannensis** Stichel.

- Heliconius antiochus ocannensis*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 181 (1905).  
*Heliconius ocannus* (non *H. ocanna* Buchecker 1880!), Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 75 (1885).  
*Heliconius antiochus ocannus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 143; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 119 (1901).  
 Nord-Colombia.

e. **Heliconius antiochus salvinii** Dewitz.

- Heliconius salvinii*, Dewitz in Mitteil. München. Ent. Ver. Vol. 1, p. 86 (1877).  
*Heliconius antiochus salvinii*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 143; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 119 (1901).  
 Venezuela.

55. **Heliconius leucadia** Bates.

- Heliconius leucadia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 181 (1905).

a. **Heliconius leucadia leucadia** Bates. — Taf. 4, Fig. 19, ♂.

- Heliconius leucadia*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 556 (1862).  
*Heliconius leucadia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 145; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 121 (1901).  
*Heliconius leucadia leucadia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 182 (1905).  
 Westliches-Amazonas, Peru, Bolivia.

b. **Heliconius leucadia pseudorhea** Staudinger.

- Heliconius pseudorhea*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 291 (1896).  
*Heliconius leucadia pseudorhea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 145; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 121 (1901).  
 Nördliches-Brasilien (Rio Negro), Ecuador, Peru, Bolivia.

56. **Heliconius sara** Fabricius.

*Heliconius sara*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 182 (1905).

a. **Heliconius sara sara** Fabricius.

*Papilio sara*, Fabricius, Ent. syst. Vol. 3<sup>(1)</sup>, p. 167 N° 518 (1793).

*Laparus sara*, Billberg, Enum. Insect. p. 77 (1820).

*Heliconius sara*, Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 121 (1869).

*Heliconius sara*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 146; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 122 (1901).

*Heliconius sara sara*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 183, f. 35 (1905).

*Heliconius magdalena*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 1, p. 57 (1864).

*Heliconius magdalena* (part.), Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 159, t. 18 f. 13 (1881); Vol. 2, p. 669 (1901).

*Heliconius apseudes* var. *magdalena*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Vol. 9, p. 292 (1901).  
Venezuela, Colombia, Panama(?).

2. Forma **albimaculata** Staudinger.

*Heliconius apseudes* var. *magdalena* ab. *albimaculata*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 294 (1886).

*Heliconius sara albimaculata*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 146; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 122 (1901).  
Colombia.

b. **Heliconius sara apseudes** Hübner.

*Sicyonia apseudes*, Hübner, Verz. Schmett. p. 13 N° 61 (nom. nud.) (1816).

*Sicyonia apseudes*, Hübner, Zutr. Exot. Schmett. Vol. 1, p. 25, f. 141, 142 (1818).

*Heliconia apseudes*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 103 (1847).

*Heliconius apseudes*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 75, t. 31 (1885).

*Heliconias apseudes*, Bönninghausen in Verh. Nat. Ver. Hamburg, Vol. 9, p. 32 (1896).

*Heliconius sara apseudes*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 146; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 122 (1901).

*Heliconia sara*, Lucas, Hist. Nat. Lép. Exot. p. 93, t. 49 (1835).

Süd-Brasilien.

2. Forma **albula** Riffarth.

*Heliconius sara* ab. *albula*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 208; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 26 (1900).

*Heliconius sara albula*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 146; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 122 (1901).

La Guayara.

c. **Heliconius sara brevimaculatus** Staudinger.

*Heliconius apseudes* ab. (var. ?) *brevimaculata*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 6, p. 292 (1896).

*Heliconius sara brevimaculata*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 147; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 123 (1901).

Colombia (Rio Dagua).

d. **Heliconius sara sprucei** Bates.

*Heliconius sprucei*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 1, p. 57 (1864).

*Heliconius sara sprucei*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 147; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 123 (1901).

*Heliconius sprucei* Rebel (u. Therese von Bayern) in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 252, 297, t. 5, f. 11 (1901).

West-Ecuador.

e. **Heliconius sara thamar** Hübner.

*Nereis caerulea thamar*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, Index (1806-1810).

*Sicyonia thamar*, Hübner, Verz. Schmett., p. 13, n° 60 (1816).

*Heliconius thamar*, Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 11 (1900).

*Heliconius sara thamar*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 185 (1905).

*Papilio rhea*, (non Poda 1761), Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 85, 154, t. 54, f. C D (1775-1776) (1).

*Papilio rhea*, Fabricius, Spec. Ins. p. 29, n° 120 (1781).

*Heliconius rhea*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 556 (1862).

*Heliconius rhea*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 70 (1885).

*Heliconius rhea*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer., Lep. p. 87 (1890).

*Heliconius sara rhea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 147; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 123 (1901).

*Nereis caerulea sara*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 15, f. 1-4 (1806-19).

Nord-Brasilien: Pará, Amazonas; Niederländisch-, Französisch-Guayana, Peru, Ecuador, Colombia.

1. *Papilio rhea* Cramer (1775) ist präoccupiert durch *Papilio rhea* Poda (1761), daher als Synonym zu verwerfen. Giltiger Name ist *Sicyonia thamar* Hübner (1816). *Nereis caerulea thamar* Hübner (1806-19) ist nach Art. 25 der Internationalen Nomenclaturregeln ungültig, weil der Autor derzeit nicht dem Grundsatz der binären Nomenclatur folgte.



**α. Forma albinea** Riffarth.

*Heliconius sara* ab. *albinea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 408 (1899).

*Heliconius sara albinea*, Riffarth, ibidem. Vol. 46, p. 148; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 148 (1901).  
Niederländisch-Guayana.

**f. Heliconius sara veraepacis** Bates.

*Heliconius veraepacis*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 1, p. 57 (1864).

*Heliconius rhea* var. *veraepacis*, Kirby, Cat. diurn. Lep., p. 140, n° 33 (1871).

*Heliconius veraepacis*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer., Lep. Rhop., Vol. 1, p. 159, t. 18, f. 12 (1881);  
Vol. 2, p. 669 (1901).

*Heliconius sara veraepacis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 148; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 124 (1901).  
Guatemala.

**g. Heliconius sara fulgidus** Stichel, **nov. subsp.** (1).

*Heliconius rhea*, Butler u. Druce in Proc. Zool. Soc. Lond., p. 351 (1874).

*Heliconius magdalena* (part.), Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 159 (1881).

*Heliconius sara sara*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 183 (part.) (1905).

Costa Rica.

**h. Heliconius sara theudela** Hewitson.

*Heliconia theudela*, Hewitson in Ent. monthly Mag. Vol. 10, p. 224 (1874).

*Heliconius theudela*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 157, t. 18, f. 9, 10 (1881);  
Vol. 2, p. 669 (1901).

*Heliconius sara theudela*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 148; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 124 (1901).

Venezuela, Panama.

## Cohors IX. ERATOFORMES

*Antennen schwarz, distal an der Keule mitunter bräunlich, länger als die Zelle des Vorderflügels. Palpen schwarz, aussen mehr oder weniger gelb. Oberseite der Flügel schwarz oder schwarzbraun, mitunter blauglänzend, in seltenen Fällen ohne Zeichnung, meist mit lebhaft roten oder gelben Binden, wenigstens auf Vorder- oder Hinterflügel, häufig beide Farben in verschiedenen Zeichnungsanlagen nebeneinander oder in einer Anlage combinirt, auch mit roter Wurzelbestäubung oder gelbem Medianstreif des Vorderflügels und roten Strahlen auf dem Hinterflügel. Sehr formenreiche und variable Sippe, leicht mit den Vertretern der Melpomeneformes zu verwechseln; von diesen, ausser durch die Gruppencharaktere, dadurch unterschieden, dass jederseits des Thorax in der Flügelachsel meist ein kleiner roter Fleck vorhanden ist.*

**57. Heliconius himera** Hewitson.

*Heliconia himera*, Hewitson Exot. Butt. Vol. 4, Helicon. t. 5 f. 16 (1867).

*Heliconius himera*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 150; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 126 (1901).

*Heliconius himera*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 187 (1905).

Ecuador.

**58. Heliconius xenoclea** Hewitson.

*Heliconius xenoclea*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 188 (1905).

**a. Heliconius xenoclea xenoclea** Hewitson.

*Heliconius xenoclea*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, Helicon. t. 1 f. 1 (1852).

*Heliconius xenoclea*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 79 (1885).

*Heliconius xenoclea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 150; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 126 (1901).

Peru, Ecuador.

(1) *H. sara fulgidus*. — Alis supra nigris, caeruleo-micantibus, ciliis albis. Anticis ascis duabus obliquis flavis, una discali, altera subapicali angustissima; subtus punctis basalibus rubris. — Nächst *H. sara sprucei* Bates und *H. s. veraepacis* Bates; von ersterem unterschieden durch eine breitere Discalbinde des Vorderflügels und schmalere Franssen; von letzterem durch den Verlauf der distalen Begrenzung der Binde, welche bei *H. s. veraepacis* den vorderen Winkel am mittleren Medianast ausfüllt; hier beginnt sie breit an der Subcostalis, bildet in der Zelle einen zuweilen an einer oder beiden Seiten etwas eingeschnürten viereckigen Fleck und füllt den vorderen Winkel am Ursprung des hinteren Medianastes nicht ganz aus; sodann lagert sie sich, distal bis nahe zum Flügelrande vorgeschoben, breit auf dem genannten Medianast auf und endet in einer schmalen, abgerundeten Kuppe hinter demselben. Die Subapicalbinde wie bei den Verwandten. Blauschiller beider Flügel sehr lebhaft, auf dem Vorderflügel bis zur Discalbinde und nahe zum Analwinkel, auf dem Hinterflügel reichlich bis zu 2/3 der Flügelfläche ausgedehnt. Unterseite an der Wurzel des Hinterflügels mit 5 und am Hinterrande, nahe der Mitte desselben, mit einem einzelnen roten Fleckchen. Vorderflügelänge 28-31 mm. — 3 ♂ coll. Riffarth, Berlin; 2 ♂ 1 ♀ coll. H. Stichel. — Costa Rica: Carillo, Piedras Negras.

b. **Heliconius xenoclea notabilis** Salvin u. Godman.

*Heliconius notabilis*, Salvin u. Godman in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 2, p. 145 (1868).

*Heliconius xenoclea notabilis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 151; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 127 (1901).  
Ost-Ecuador.

59. **Heliconius cyrbia** Godart.

*Heliconius cyrbia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 189 (1905).

a. **Heliconius cyrbia cyrbia** Godart. — Taf. 4, Fig. 20, ♀.

*Heliconius cyrbia*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 203 (1819).

*Heliconius cyrbia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 151; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 127 (1901).

*Heliconius cyrbia*, Therese von Bayern in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 253 (1901).

*Heliconius cyrbia cyrbia*, forma principalis, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 190 (1905).

2. Forma **diformata** Riffarth.

*Heliconius cyrbia* ab. *diformata*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 209; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 27 (1900).

*Heliconius cyrbia diformata*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 152; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 128 (1901).

Ecuador.

b. **Heliconius cyrbia venus** Staudinger.

*Heliconius venus*, Staudinger in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 396, t. 24 f. 2 (1862).

*Heliconius venus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 79 (1885).

*Heliconius cyrbia venus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 152; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 128 (1901).

Colombia.

c. **Heliconius cyrbia juno** Riffarth.

*Heliconius cyrbia* var. *juno*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 209; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 27 (1900).

*Heliconius cyrbia juno*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 153; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 129 (1901).

Heimat unbekannt.

60. **Heliconius favorinus** Hopffer.

*Heliconius favorinus*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 35, p. 348 (1874).

*Heliconius favorinus*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 78 (1890).

*Heliconius favorinus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 153; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 129 (1901).

*Heliconius favorinus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 191 (1905).

*Heliconius amaryllis* var. *pseudamaryllis*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 297 (1896).

Peru, West-Amazonas.

61. **Heliconius petiveranus**.

*Heliconius petiveranus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 192 (1905).

a. **Heliconius petiveranus petiveranus** Doubleday.

*Heliconia petiverana*, (Boisduval M. S.), Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 103 (1847).

*Heliconius petiverana*, Butler u. Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 351 (1874).

*Heliconius petiverana*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 153; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 129 (1901).

*Heliconius petiveranus* (part.), Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 153 (1881); Vol. 2, p. 667 (1901).

*Heliconius petiveranus petiveranus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 193 (1905).

*Papilio mexicanus*, Petiver, Gazophyl. Nat. Vol. 1, t. 4 f. 2 (1702-11).

*Heliconia mexicana*, Boisduval, Lép. Guatémala, p. 28 (part.) (1870).

*Heliconius mexicana*, Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 647 (1871).

*Heliconius demophoon* (non *Heliconia d.* Ménétériés 1857!), Bates in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 247 (1863).

*Heliconius demophoon*, Distant in Trans. Ent. Soc. Lond. p. XIII (1876).

*Heliconius petivera*, Plötz M. S., Icon. t. 275.

Venezuela, Colombia, Panama, San Salvador, Honduras, Mexico.

b. **Heliconius petiveranus demophoon** Ménétériés.

*Heliconius demophoon*, Ménétériés, Cat. Acad. Imp. St.-Pétersb. Lép. Vol. 2, p. 86, t. 2 f. 4 (1857).

*Heliconius petiverana demophoon*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 154; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 130 (1901).

*Heliconius petiveranus* (part.), Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 153 (1881); Vol. 2, p. 667 (1901).

*Heliconius petiveranus chiriquensis*, Stichel M. S.

Colombia; Panama; Chiriqui; Costa Rica.

2. Forma **tristis** Riffarth.

*Heliconius petiverana* ab. *tristis* (Stichel M. S.), Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 210; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 28 (1900).

*Heliconius petiverana tristis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 154; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 130 (1901).

*Heliconius petiveranus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 2, p. 667 (1901).

Panama : Chiriqui, Bugaba.

62. **Heliconius hydarus** Hewitson.

*Heliconius hydarus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 194 (1905).

a. **Heliconius hydarus hydarus** Hewitson.

*Heliconia hydara*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 4, Helicon. t. 5 f. 14 (1867).

*Heliconius hydara*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 155; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 131 (1901).

*Heliconius hydara*, Kaye in Trans. Ent. Soc. p. 167 (1904).

*Heliconius hydarus hydarus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 194 (1905).

? *Heliconius melpomene*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 9, 13, 27 (1901).

Venezuela, Trinidad, Colombia, Panama (Chiriqui).

b. **Heliconius hydarus guaricus** Reakirt (subsp. dubia).

*Heliconius guarica*, Reakirt in Proc. Acad. Nat. Sc. Philad. p. 91 (1868).

*Heliconius hydara guarica*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 155; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 131 (1901).

*Heliconius guayana*, Plötz M. S., Icon. t. 525.

Venezuela, Colombia.

c. **Heliconius hydarus molina** Grose Smith.

*Heliconius molina*, Grose Smith in Ann. Nat. Hist. (7), Vol. 2, p. 70 (1898).

*Heliconius hydarus molina*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 195 (1905).

Colombia (Valdivia).

d. **Heliconius hydarus colombinus** Staudinger.

*Heliconius petiveranus* var. *colombina*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 295 (1896).

*Heliconius hydara colombina*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 156; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 132 (1901).

Colombia : Rio Dagua, Cauca, Rio Magdalena sup.

e. **Heliconius hydarus antigona** Riffarth (subsp. dubia).

*Heliconius hydara* var. *antigona*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 210; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 28 (1900).

*Heliconius hydara antigona*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 156; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 132 (1901).

Colombia (Medellin, Rio Dagua).

f. **Heliconius hydarus chestertonii** Hewitson.

*Heliconia chestertonii*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 5, t. Helicon. f. 22 (1872).

*Heliconius chestertonii*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 55 f. 15 (1880?).

*Heliconius chestertonii*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 80, t. 32 (1885).

*Heliconius hydara chestertonii*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 156; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 132 (1901).

*Heliconius damysus*, Hopffer in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 35, p. 349 (1874); Vol. 40, p. 431 (1879).

*Heliconius damysus*, Kirby, Cat. diurn. Lep. Suppl. p. 722 (1877).

Colombia : Cauca, Rio Dagua, Antioquia, S. Augustin; Venezuela.

2. Forma **nocturna** Riffarth.

*Heliconius hydara* ab. *nocturna*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 210; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 28 (1900).

*Heliconius hydara nocturna*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 156; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 132 (1901).

Venezuela.

63. **Heliconius erato** Linné.

*Heliconius erato*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 197 (1905).

a. **Heliconius erato erato** Linné.

*Papilio (Heliconius) erato* (non *P. erato*, Clerck 1758!), Linné, Syst. Nat. (10), p. 467, n° 54 (1758).

*Papilio erato*, Linné, Mus. Ludov. Ulr. p. 231 (1764).

*Papilio erato*, Fabricius, Syst. Ent. p. 465, n° 98 (1775).

*Migonitis erato*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12, n° 44 (1816).

*Heliconius erato*, Möschler in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien Vol. 26, p. 313 (1867); Vol. 32, p. 315 (1883).

*Heliconius erato*, Aurivillius in Sv. Akad. Handl. (2), Vol. 19, p. 48 (1882).

- Heliconius erato*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 47, p. 150 (1902).  
*Heliconius erato erato*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 198, f. 36 (1905).  
*Papilio vesta*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, p. 33, 151, t. 119, f. A (1777).  
*Papilio vesta*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 141, t. 73, f. 6 (1790).  
*Heliconius vesta*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 560 (1862).  
*Heliconius vesta*, Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 122 (1869).  
*Heliconius vesta*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 58, f. 25 (1880?).  
*Heliconius vesta*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).  
*Heliconia vesta*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 20, p. 15 (1896).  
*Heliconius phyllis vesta*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 162; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 138 (1901).  
*Heliconia vesta*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 3, f. 31-33; 27 (aberr.) (1902).  
*Heliconia cynisca*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 205 (1819).  
*Heliconius aode*, Buchecker, Syst. Ent. Lep. t. 58, f. 26 (1880?).  
*Heliconia xanthoceras*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, p. 24, t. 3, f. 36 (form. indiv.) (1902).

Guayana.

2. Forma **leda** Staudinger.

- Heliconius vesta ab, leda*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 306 (1896).  
*Heliconius phyllis leda*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 161; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 137 (1901).  
*Heliconia vesta-amazona* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 3, f. 30 (trans.) (1902).  
*Heliconia vesta-leda*, Ch. Oberthür, ibidem, t. 3, f. 34 (1902).

Französisch-, Niederländisch-Guayana.

3. Forma **oberthüri** Riffarth.

- Heliconius erato oberthüri*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 47, p. 162 (1903).  
*Heliconia vesta-leda*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 3, f. 35 (1902).

Französisch-, Niederländisch-Guayana.

4. Forma **andremona** Cramer.

- Papilio andremona*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 4, p. 16; 247, t. 297, f. A (1780).  
*Papilio andremona*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 128, t. 71, f. 7 (1790).  
*Migonitis andremona*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12, n° 47 (1816).  
*Heliconia andremona*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 206 (1819).  
*Heliconius melpomene* var. *andremona*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 558 (1862).  
*Heliconius erato* forma *andremona*, Möscher in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 32, p. 316 (1883).  
*Heliconius andremona*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).  
*Heliconius phyllis andremona*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 161; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 137 (1901).  
*Heliconia vesta-andremona* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 1, f. 8, f. 10-13 (trans.) u. f. 8 (1902).

Französisch-, Niederländisch-Guayana, Oestliches Amazonas.

5. Forma **udalrica** Cramer.

- Papilio udalrica*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 4, p. 16; 252, t. 297, f. B (1780-82).  
*Papilio udalrica*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 129, t. 71, f. 8 (1790).  
*Heliconia andremona* var. *udalrica*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 104 (1847).  
*Heliconius melpomene* var. *udalrica*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 25, p. 559 (1862).  
*Heliconius udalrica*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).  
*Heliconius phyllis udalrica*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 161; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 137 (1901).  
*Heliconia vesta-udalrica* (laps.) var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 2 f. 17, 18 (1902).  
*Migonitis udrica*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12, n° 48 (1816).  
*Heliconia vesta-andremona* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 2 f. 14, 15, 16 (trans.) (1902).  
*Heliconia vesta-erythraea* var., Ch. Oberthür, ibidem, t. 2 f. 21, 22 (1902).

Französisch-, Niederländisch-Guayana.

6. Forma **erythrea** Cramer.

- Papilio erythrea*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, p. 140, 148, t. 189 f. A (1777).  
*Papilio erythrea*, Fabricius, Spec. Ins. Vol. 2, p. 34, n° 145 (1781).  
*Papilio erythrea*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 137, t. 73 f. 4 (1790).  
*Migonitis erythrea*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12, n° 49 (1816).  
*Heliconia erythraea*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 206 (1819).  
*Heliconius melpomene* var. *erythraea*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 558 (1862).  
*Heliconius erato* forma *erythraea*, Möscher in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 32, p. 316 (1883).  
*Heliconius erythraea*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).  
*Heliconius phyllis erythraea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 161; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 137 (1901).  
*Heliconia vesta-erythraea* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 2 f. 19, 20, 23 (trans.); 24, t. 3 f. 25 (1902).  
*Heliconius erato erato* forma *erythrea*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 200, f. 37 (1905).

Französisch-, Niederländisch-Guayana; östl. Amazonas.

2. Forma **tellus** Oberthür.

*Heliconia vesta tellus*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 3 f. 26 (Tafelerklärung) (1902).

*Heliconius erato tellus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 47, p. 162 (1903).

Französisch-Guayana.

b. **Heliconius erato amazona** Staudinger.

*Heliconius vesta* var. *amazona*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 306 (1896).

*Heliconius phyllis amazona*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 163; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 139 (1901).

*Heliconia vesta-amazona*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 3 f. 29 (1902).

*Nereis festiva vesta*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 11 f. 1-4 (1806-1819).

*Heliconius philadelphus*, Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 12 (1900).

Para, östl. Amazonas.

c. **Heliconius erato cybelinus** Staudinger.

*Heliconius cybele* ab. *cybelina*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 304, t. 7 f. 2 (1896).

*Heliconius vesta cybelina*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 214; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 33 (1900).

*Heliconius phyllis cybelina*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 160; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 136 (1901).

Oestliches Amazonas.

2. Forma **amalfreda** Riffarth. — Pag. 8, Fig. 7.

*Heliconius phyllis* ab. *amalfreda* (Staudinger M S.), Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 212; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 136 (1900).

*Heliconius phyllis amalfreda*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 160; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 136 (1901).

Oestliches Amazonas, Niederländisch-Guayana.

d. **Heliconius erato callycopis** Cramer. — Pag. 8, Fig. 6.

*Papilio callycopis*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, p. 143, 148, t. 190 f. E, F. (1777).

*Heliconius melpomene* var. *callycopis*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 558 (1862).

*Heliconius melpomene* var. *callycopis*, Möschler in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 32, p. 315 (1883).

*Heliconius phyllis callycopis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 158; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 134 (1901).

*Heliconia vesta-callycopis*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 1 f. 3, 4 (1902).

*Heliconia vesta-callycopis* var., Ch. Oberthür, ibidem, t. 4 f. 44, 45 (1902).

*Papilio callicopis*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 130, t. 72 f. 1 (1790).

*Sunias callicopis*, Hübner, Verz. Schmett. p. 12, n° 55 (1816).

*Heliconia callicopis*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 207 (1819).

*Heliconius melpomene* var. *callycopis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).

Niederländisch-Guayana, östl. Amazonas, Para.

2. Forma **elimaea** Erichson. — Taf. 4, Fig. 21, ♂.

*Heliconia elimaea*, Erichson in Schomburgk, Reis. Guiana, Vol. 3, p. 595 (1848).

*Heliconius melpomene* var. *elimaea*, Bates in Trans. Linn. Soc. London, Vol. 23, p. 558 (1862).

*Heliconius phyllis elimaea*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 160; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 136 (1901).

Britisch-, Niederländisch-Guayana, östl. Amazonas.

β. Forma **coralii** Butler.

*Heliconius coralii*, Butler in Cist. Ent. Vol. 2, p. 151 (1877).

*Heliconius phyllis coralii*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 159; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 135 (1901).

*Heliconius erato* forma *palantia*, Möschler in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien, Vol. 32, p. 316 (1883).

*Heliconia vesta-callycopis*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 1, f. 7 (1902).

*Heliconius palantes*, Plötz, M S., Icon. t. 527.

Niederländisch-Guayana, Para, östl. Amazonas.

γ. Forma **callista** Riffarth.

*Heliconius phyllis* ab. *callista*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 212; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 6, 30 (1900).

*Heliconius phyllis callista*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 159; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 135 (1901).

*Heliconia vesta-callycopis*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 5 f. 5, 6 (1902).

Niederländ.-Guayana.

δ. Forma **viculata** Riffarth. — Pag. 8, Fig. 5.

*Heliconius phyllis* var. *viculata*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 188, 212; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 6, 30 (1900).

*Heliconius phyllis viculata*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 158; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 134 (1901).

*Heliconius callycopis* forma *viculata*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 47, p. 149 (1902).

*Heliconius viculata*, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 168 (1904).

*Heliconia vesta-melpomene*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Vol. 21, t. 1 f. 1 (1902).

*Heliconia vesta-callycopis*, Ch. Oberthür, ibidem, f. 2 (trans.) (1902).

*Heliconia thelxiope-melpomene* var., Ch. Oberthür, ibidem, t. 4 f. 41 (1902).

Niederländ.-Guayana, Venezuela, Trinidad, Curaçao (?), östl. Amazonas.

ε. Forma **dryope** Riffarth.

*Heliconius phyllis* ab. *dryope*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 212; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 30 (1900).

*Heliconius phyllis dryope*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 159; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 135 (1901).

*Heliconius erythrea* var., Butler in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 125 (1877).

*Heliconia thelxiope-melpomene* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 5 f. 53 (1902).

Niederländ.-, Britisch-Guayana, Oestl. Amazonas.

e. **Heliconius erato magnificus** Riffarth.

*Heliconius phyllis* var. *magnifica*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 211; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 29 (1900).

*Heliconius phyllis magnifica*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 157; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 133 (1901).

*Heliconius erato magnificus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 204 (1905).

Britisch-Guayana, Ecuador, Peru.

f. **Heliconius erato estrellita** Bates.

*Heliconius estrellita*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 560 (1862).

*Heliconius vesta* forma *estrellita*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 306 (Fussnote) (1896).

*Heliconius phyllis estrellita*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 163; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 139 (1901).

*Heliconius erato estrellita*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 205 (1905).

*Heliconia vesta-estrellita* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 10 f. 119, 120; t. 11 f. 124, 125, 127, 128 (trans.) (1902).

*Heliconius vesta* var. *vestalis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 78 (1885).

Amazonas, Ecuador.

z. Forma **etylus** Salvin.

*Heliconius etylus*, Salvin in Ann. Nat. Hist. (4.), Vol. 7, p. 414 (1871).

*Heliconius phyllis etylus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 164; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 140 (1901).

*Heliconia vesta-estrellita* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 11 f. 126 (1902).

Ecuador (Gualaquiza).

3. Forma **emma** Riffarth.

*Heliconius phyllis emma*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 164; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 140 (1901).

*Heliconius augusta*, Staudinger M. S.

Ecuador, Peru.

4. Forma **palmata** Stichel, **form. nov.** (1).

Peru (Ucayali).

5. Forma **agnata** Stichel, **form. nov.** (2).

Peru (Ucayali).

ε. Forma **simplex** Riffarth in Ins. Börse, Vol. 23, p. 56 (1906).

S.-Peru : Cajon.

(1) *H. erato estrellita* forma *palmata*. — Differt a forma principali strigis lateratis alarum posticarum dilatatis, in parte proxima confluentibus. — Vorderflügel wie bei der Hauptform, die breite gelbe Subapicalbinde distal etwas bauchig vortretend, der hintere Teil fleckartig abgeschnitten. Strahlen des Hinterflügels bedeutend verbreitert, proximal untereinander und mit der roten Zellfüllung zusammenhängend, nur von den feinen schwarzen Adern geschnitten. Die Strahlen endigen distal in stumpfen Spitzen dicht am Flügelrande und sind in ganzer Länge fast gleich breit. — 1 ♂ coll. H. Riffarth, Berlin. — Peru : Ucayali.

(2) *H. erato estrellita* forma *agnata*. — Supra fuscus; alarum anticarum parte basali, macula oblonga subapicali rubris; posticis striga in cellula longitudinali, radiis ultracellularibus rubris. — Aehnlich der Hauptform. Vorderflügel mit gelbrotem, von den schwarzen Adern geschnittenem Basalfeld und einem kurz bindenartigen roten, statt gelben, Subapicalfleck; derselbe ist schmaler und dem Apex etwas näher gerückt als bei der Hauptform, fast bohnenförmig, seine distale Begrenzung etwas gewölbt, ziemlich scharf, proximale Grenze etwas gezackt, weniger scharf; er reicht bis zum mittleren Medianast und hinter diesem steht noch ein ganz verloschenes rötliches Wischfleckchen; die den Fleck schneidenden Radiales rot, Subcostalis fein schwarz. — Hinterflügel mit rotem Wurzelstrahl längs in der Zelle und um diese herum in den Aderzwischenräumen sechs ziemlich breite rote Strahlen, die von dem Zellstrahl schmal, unter sich breiter getrennt und nach vorn zu allmählich schwächer sind. — Unterseite fahler in der Farbe. Subapicalfleck des Vorderflügels weisslich-rot. Hinterflügel mit gelbem Wurzelstreif am Vorderrande, hinter der Costalis ein weiterer langgestreckter rötlicher Strahl, der Zellstreif gespalten und der zwischen Hinterrandader und Submediana gelegene Streif vorn öhrartig schwärzlich geschlitzt. — Vorderflügelänge 30 mm.; 1 ♂ coll. H. Riffarth, Berlin. — Peru (Ucayali).

g. **Heliconius erato diva** Stichel, **nov. subsp.** (1). Taf. 5, Fig. 21a, ♂.

Bolivia.

h. **Heliconius erato demeter** Staudinger.*Heliconius demeter*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 310, t. 7, f. 6 (1896).*Heliconius phyllis demeter*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 164; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 140 (1901).*Heliconius erato demeter*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 206 (1905).

Peru (Iquitos).

i. **Heliconius erato bouqueti** Nöldner.*Heliconius demeter* var. *bouqueti*, Nöldner in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 7 (1901).*Heliconius erato bouqueti*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 207 (1905).*Heliconius phyllis bouqueti*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 165; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 141 (1901).

Cayana.

j. **Heliconius erato lativitta** Butler.*Heliconius lativitta*, Butler in Cist. Ent. Vol. 2, p. 150 (1877); Trans. Ent. Soc. Lond. p. 126 (1877).*Heliconius lativitta*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep. p. 76, 99 (1890).*Heliconius phyllis lativitta*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 165; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 141 (1901).*Heliconia vesta-estrella* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 10, f. 117 (1902).

Peru, Bolivia, Amazonas, Río Negro.

k. **Heliconius erato anactorie** Doubleday.*Heliconia anactorie*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 103, t. 15, f. 4 (1847).*Heliconius anactorie*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 40, p. 431 (1879).*Heliconius phyllis anactorie*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 166; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 142 (1901).*Heliconia venustus anactorie*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9, f. 105 (1902).*Heliconius erato anactorie*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 207 (1905).

Bolivia.

2. Forma **venusta** Salvin.*Heliconius venustus*, Salvin in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 7, p. 413 (1871).*Heliconius anactorie* ab. *venustus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 66 (1894).*Heliconius phyllis venustus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 165; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 141 (1901).*Heliconia thelyiope-venustus* var., Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9, f. 107 (trans. ad. f. *ottonis*) (1902).*Heliconia vesta-venustus*, Ch. Oberthür, ibidem, t. 10, f. 109 (1902).*Heliconius locris*, Plötz, MS. Icon. t. 528.

Bolivia.

β. Forma **sanguinea** Staudinger.*Heliconius anactorie* ab. *sanguineus*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 66 (1894).*Heliconius phyllis sanguineus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 166; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 142 (1901).

Bolivia.

1. **Heliconius erato phyllis** Fabricius.*Papilio phyllis*, Fabricius, Syst. Ent. p. 463, n<sup>o</sup> 86 (1775); Spec. Ins. Vol. 2, p. 31, n<sup>o</sup> 128 (1781); Mant. Ins.Vol. 2, p. 15 n<sup>o</sup> 149 (1787); Ent. syst. Vol. 3<sup>(a)</sup>; p. 171 n<sup>o</sup> 530 (1793).*Papilio phyllis*, Herbst (Jablonsky u.). Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 135, t. 73, f. 1 (1720).*Sunias phyllis*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 4, f. 1-4 (1806-19); Verz. Schmett. p. 12, n<sup>o</sup> 52 (1816).*Mechanitis phyllis*, Fabricius, Syst. Gloss. M. S., Illiger in Mag. Ins. Vol. 6, p. 284 (1807).*Heliconia phyllis*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 208 (1819).*Laparus phyllis*, Billberg, Enumer. Insect. p. 77 (1820).*Heliconius phyllis*, Blanchard in Hist. Nat. Ins. Vol. 3, t. 10, f. 2 (1840).*Heliconius phyllis*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 79 (1885).*Heliconius phyllis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 168; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 144 (1901).*Heliconius erato phyllis*, forma principalis, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 208 (1905).*Papilio roxane*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 71; 154, t. 45, f. E, F (1775-76).*Heliconia phyllis*, Prittwitz in Ent. Zeit. Stett. Vol. 26, p. 136 (1865).

Süd- und Zentral-Brasilien, Paraguay, Peru, Bolivia.

(1) *H. erato diva* — Supra fuscus; alis anticis ad basin tribus strigis rubris, fascia abbreviata subapicali flava; posticis striga basali longitudinali, radius ultra cellullam rubris. — Nächste *H. erato estrella* und ähnlich *H. e. anactorie* forma *venusta*. Mit dieser in der roten Basalzeichnung des Vorderflügels und in der Strahlenzeichnung des Hinterflügels übereinstimmend, nur lebhafter karminrot. Der gelbe Discalfleck aber proximal rückgebildet, näher zum Apex liegend wie bei *H. e. estrella*, schmaler, aber distal bauchig abgerundet, proximal etwas eingekrümmt, von den fein schwarzen Adern geschnitten. Unterseite fahlbraun; das Rot im Basalfelde des Vorderflügels auf einen kurzen roten Costalstrich und einen rötlichen Wisch in der Zelle beschränkt; Subapicalfleck weißlich gelb. Hinterflügel mit gelbem Costalstreit, die roten Strahlen beträchtlich schmaler und weniger lebhaft wie oben; Distalrand ohne weiße Punkte. — Vorderflügelänge 30 mm.; 1 ♂ coll. H. Riffarth, Berlin. — Bolivia.

z. Forma **artifex** Stichel.

- Heliconius phyllis ab. artifex*, Stichel in Ent. Nachr. Vol. 25, p. 30 (1899).  
*Heliconius phyllis artifex*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 169; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 143 (1901).  
*Heliconie phyllis*, Lucas, Hist. Nat. Lép. Exot. t. 49, f. 3 (1835).  
 Paraguay, Brasilien.

ß. Forma **phyllidis** Grose Smith u. Kirby.

- Heliconius phyllidis*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 1, Helicon. p. 2, t. 1, f. 4 (1892).  
*Heliconius phyllis forma phyllides*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 68 (1894).  
*Heliconius phyllis phyllides*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 169; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 145 (1905).  
 Bolivia, Paraguay.

γ. Forma **amata** Staudinger.

- Heliconius amatus (amandus ab.?)*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 9, p. 301 (1896).  
*Heliconius phyllis amatus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 169; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 145 (1901).  
 Bolivia.

m. **Heliconius erato anacreon** Grose Smith u. Kirby.

- Heliconius anacreon*, Grose Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 1, Helicon. p. 3, t. 1 f. 5 (1892).  
*Heliconius anacreon* (hybr. *H. anactorie* (*H. amandus*) × *H. phyllides*), Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 68 (1894).  
*Heliconius phyllis anacreon*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 169; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 143 (1901).  
*Heliconius erato anacreon*, forma principalis, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 210, f. 38 (1905).  
 Bolivia, Peru.

z. Forma **ottonis** Riffarth. — **Taf. 5, Fig. 22**, ♂.

- Heliconius phyllis ab. ottonis*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 212; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 30 (1900).  
*Heliconius phyllis ottonis*, Riffarth, ibidem, Vol. 46, p. 167; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 143 (1901).  
*Heliconius erato anacreon*, forma *ottonis*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 211 (1905).  
 Bolivia.

64. **Heliconius amphitrite** Riffarth.

- Heliconius phyllis amphitrite*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 157; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 133 (1901).  
*Heliconius amphitrite*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 211 (1905).  
*Heliconia vesta-melpomene*, Ch. Oberthür, Et. Ent. Fasc. 21, t. 9 f. 102 (1901).  
 Peru: Hillapani.

65. **Heliconius hermathena** Hewitson.

- Heliconia hermathena*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 1, Helicon. t. 2 f. 5 (1853).  
*Heliconius hermathena*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 556 (1862).  
*Heliconius hermathena*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 171; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 147 (1901).  
*Heliconius hermathena*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 212 (1905).  
 Oestliches-Amazonas, Rio Tabajoz.

Species dubia :

— **Heliconius carolina** Herbst.

- Papilio carolina*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 131, t. 72 f. 2 (1790).  
*Heliconius carolina*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 213 (1905).  
 Heimatsangabe fehlt.

Cohors X. CHARITHONIFORMES

Antennen schwarzbraun, etwa von der Länge der Zelle des Vorderflügels, Spitze der Keule beim ♀ etwas bräunlich.  
 Palpen gelb oder gelblich, nur dorsal am Ende schwarz behaart oder die Spitze schwarz, Endglied innen schwarz. Oberseite der Flügel schwarz bis schwarzbraun; Vorderflügel mit gelbem Medianstreif und gelben oder weisslichen Binden oder proximal und hinten rotbraun mit breit schwarzem, gelb geflecktem Apex; Hinterflügel mit gelber oder weisser Fleckenreihe nahe dem Distalrande oder vorwiegend gelb, dunkel gesäumt.

66. **Heliconius charithonia** Linné.

- Heliconius charithonia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 203 (1905).



a. **Heliconius charithonia charithonia** Linné.

- Papilio (Heliconius) charithonia*, Linné, Syst. Nat. (12), Vol. 2, p. 757 N° 65 (1767).  
*Heliconius charithonia*, Butler u. Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 351 (1874).  
*Apostrophia charithonia*, Scudder in Bull. Buffalo Soc. Nat. Hist. Vol. 2, p. 247 (1875).  
*Heliconius charithonia*, Gundlach, Contrib. Ent. Cubana, Vol. 1, p. 20 (1881).  
*Heliconius charithonia*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 151 (1881).  
*Heliconius charithonia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 171; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 127 (1901).  
*Apostrophia charithonia*, Dyar in Bull. U. S. Nat. Mus. Vol. 52, p. 32 (1902).  
*Heliconius charithonia-charithonia*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 214 (1905).  
*Papilio charitonia*, Fabricius, Syst. Ent. p. 462 (1775); Spec. Ins. Vol. 2, p. 130 (1781).  
*Papilio charitonia*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, p. 145, 148, t. 101 f. F (1777).  
*Papilio charitonia*, Hübner (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 163, t. 76 f. 2 (1790).  
*Apostrophia charitonia*, Hübner, Verz. Schmett. p. 13 (1816).  
*Heliconia charitonia*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 210 (1819).  
*Heliconia charitonia*, Boisduval u. Leconte, Léop. Amér. sept. Vol. 1, p. 140, t. 41 f. 1, 2 (1833).  
*Heliconia charitonia*, Lucas, Hist. Nat. Léop. Exot. p. 95, t. 50 (1835).  
*Heliconius charitonia*, Edwards in Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 6, p. 18 (1877); Canad. Ent. Vol. 13, p. 157 (1881);  
 Papilio Vol. 1, p. 209 (1881).  
*Heliconia charitonia*, Edwards, Butt. N.-Amer. Vol. 2, Helicon, t. 1 (1882); in Trans. Amer. Ent. Soc. Vol. 17,  
 p. 266 (1884).  
*Heliconius charitonia*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 76 (1885).  
*Heliconius charitonia*, Kaye in Ent. Record, Vol. 11, p. 145 (1899).  
*Heliconius charitonius*, Fox u. Johnson in Ent. News Philad. Vol. 4, p. 3 (1893).  
 Colombia, Venezuela, Zentral-Amerika. Californien, Florida, Georgia, S.-Carolina, Antillen (Cuba,  
 Porto Rico, Jamaica).

b. **Heliconius charithonia peruvianus** Felder. — Taf. 5, Fig. 23, ♂.

- Heliconia peruviana*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 3, p. 396 (1859).  
*Heliconius peruviana*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 40, p. 434 (1879).  
*Heliconius charithonia peruviana*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 172; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 148 (1901).  
*Heliconius aganice*, Plötz M S. Icon, t. 269.  
 Chile, Peru, Ecuador.

67. **Heliconius nattereri** Felder.

- Heliconius nattereri*, C. u. R. Felder in Reise Novara, Vol. 2 (2), p. 375, t. 47 f. 8 (1865).  
*Heliconius nattereri*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 172; Gatt. Helicon, Vol. 2, p. 148 (1901).  
*Heliconius nattereri*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 217 f. 39 (1905).  
 Brasilien: Rio Grande do Sul, Bahia.

68. **Heliconius fruhstorferi** Riffarth (spec. dub.)

- Heliconius fruhstorferi*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 406 (1899); Vol. 46, p. 173; Gatt. Helicon, Vol. 2,  
 p. 149 (1901).  
*Heliconius fruhstorferi (H. nattereri ♀?)*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 218 (1905).  
 Brasilien: Espirito Santo.

## Cohors XI. CLYSONYMOFORMES

*Antennen schwarzbraun, gewöhnlich länger als die Zelle des Vorderflügels (ausgenommen H. hortense). Palpen aussen gelb oder weiss, an dem Einschnitt von Wurzel- und Mittelglied, sowie das Endglied und die ganze innere Seite schwarz. Oberseite der Flügel schwarzbraun; Vorderflügel mit scharf abgerundetem Apex, Distalrand hinter ihm in fast stumpfem Winkel zurücktretend oder deutlich geeckt, stark wellig, mit gelber oder roter unregelmässiger Discal-, seltener mit Apicalbinde; Hinterflügel mit roter, rotgelber oder weisser, meist breiter Querbinde.*

69. **Heliconius clysonymus** Latreille.

- Heliconius clysonymus*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 219 (1905).

a. **Heliconius clysonymus clysonymus** Latreille.

- Heliconius clysonymus*, Latreille in Humboldt u. Bonpland. Voy. Amér. (Rec. Observ. Zool.), Vol. 2, p. 128 t. 42,  
 f. 1, 2 (1817).  
*Heliconius clysonymus*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 76 (1885).

*Heliconia clysonyma*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 210 (1819).  
*Heliconius clysonimus*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd. Amer. Lep. p. 27 (1890).  
*Heliconius clysonimus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 174; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 150 (1901).  
 Ecuador, Colombia, Venezuela.

b. **Heliconius clysonymus montanus** Salvin.

*Heliconius montanus*, Salvin in Ann. Nat. Hist. (4). Vol. 7, p. 414 (1871).  
*Heliconius montanus*, Butler u. Druce, Proc. Zool. Soc. Lond., p. 351 (1874).  
*Heliconius montanus*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 152 (1881); Vol. 2, p. 667 (1901).  
*Heliconius clysonimus montanus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 175; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 151 (1901).  
 Panama, Costa Rica.

c. **Heliconius clysonymus hygiana** Latreille.

*Heliconia hygiana*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 4, Helicon. t. 5 f. 15 (1867).  
*Heliconius hygiana*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 76 (1885).  
*Heliconius clysonimus hygiana*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 175; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 151 (1901).  
 Ecuador.

70. **Heliconius hortense** Guérin-Méneville.

*Heliconia hortense*, Guérin-Méneville, Icon. Règne Anim. Vol. 3, Ins., p. 469 (1829-38).  
*Heliconius hortense*, Stichel u. Riffarth in Tierreich. Vol. 22, p. 221, f. 40 (1905).  
*Heliconia hortensia*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 103, t. 15 f. 1 (1847).  
*Heliconius hortensia*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 151 (1881); Vol. 2, p. 667 (1901).  
*Heliconius hortensia*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 175; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 151 (1901).  
 Ecuador, Colombia, Guatemala, Honduras.

71. **Heliconius telesiphe** Doubleday.

*Heliconius telesiphe*, Stichel u. Riffarth in Tierreich, Vol. 22, p. 222 (1905).

a. **Heliconius telesiphe telesiphe** Doubleday.

*Heliconia telesiphe*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 103, t. 15 f. 2 (1847).  
*Heliconius telesiphe*, Hopffer in Ent. Zeit. Stett. Vol. 40, p. 431 (1879).  
*Heliconius telesiphe*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 176; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 152 (1901).  
 Peru, Bolivia.

b. **Heliconius telesiphe sotericus** Salvin. — Taf. 5, Fig. 24, ♂.

*Heliconius sotericus*, Salvin in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 7, p. 413 (1871).  
*Heliconius telesiphe* var. *sotericus*, Weymer in Reiss u. Stübel, Reisen Süd.-Amer. Lep. p. 53 (1890).  
*Heliconius telesiphe sotericus*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 46, p. 177; Gatt. Helicon. Vol. 2, p. 153 (1901).  
 Ecuador, Peru.

## 2. GENUS EUEIDES, HÜBNER

**Eueides**. Hübner, Verz. Schmett. p. 11 (part.) (1816); Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 57 (1844); Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 143 (1848); Chenu u. Lucas in Encycl. Papill. Vol. 1, p. 80 (1851-53); Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 562 (1862); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 16, p. 146 (1862), Vol. 18, p. 97 (1864); Kirby, Cat. diurn. Lep., p. 145 (1871); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 169 N<sup>o</sup> 415 (1875); F. Müller in Ent. Zeit. Stett. Vol. 38, p. 492 (1877); Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer., Lep. Rhop. Vol. 1, p. 161 (1881); Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 80 (1885); Vol. 2, p. 107 (1887); Reuter in Acta Soc. Sc. Fenn. Vol. 22, p. 49 (1896); Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg., p. 12 (1900); Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 1 (1903); Stichel in Tierreich Vol. 22, p. 224 (1905).

**Eieides** (**Eisides**). Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, Index (1822-26).

**Eveides**. Boisduval, Lép. Guatém., p. 35 (1870).

- Eucides.** Ménétré, Cat. Acad. Imp. St.-Petersb. Vol. 2, Expl. des planches. (t. VIII) (1855).
- Eurides.** Godman u. Salvin in Trans. Ent. Soc. Lond., p. 130 (1880).
- Heliconius** (Subgen.), Linné, Syst. Nat. (10), p. 458, 465 (part.) (1758).
- Heliconius.** Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 562 (1862); Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr., p. 123 (1869); Kirby, Cat. diurn. Lep., p. 144 (1871) u. Suppl., p. 721 (1877); Möschler in Ent. Zeit. Stett. Vol. 39, p. 426 (1878); Aurivillius in Sv. Akad. Handl. (2), Vol. 19, p. 44 (1882); Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 106 (1885); Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 167 (1904) (cit. omn. part., spec. : *H. ricini*).
- Heliconia.** Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 206 p.p. (part.) (spec. : *H. thales* = *thales*, *H. ricini*, *H. olympia*, *H. isabella*) (1819); Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 53, 54 (part.) (spec. : *H. ricini*, *H. thales*) (1844); Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 101 (part.) (spec. : *H. ricini*); Sepp, Surin. Vlinders Vol. 1, p. 13 (part.) (spec. ead.) (1848); Chenu u. Lucas, Encycl. Papill. Vol. 1, p. 67 (part.) (spec. ead.) (1851).
- Nereis.** Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1 t. 8, 10 (*N. fulva dianassa*, *N. festiva thales*) (1806-19).
- Migonitis** (non Rafinesque 1815, Mollusca!). Hübner, Verz. Schmett., p. 12 (part.) (1816).
- Apostraphia.** Hübner, ibid., p. 13 (part.) (spec. : *A. ricini*) (1816).
- Colaenis.** Hübner, ibid., p. 32 (part.) (spec. : *C. lybia*, *C. mereau* = *vibilia*) (1816); Zutr. Exot. Schmett. Vol. 2, p. 7 t. 36 f. 201, 202 (*C. mereau*) (1823).
- Cethosia.** Godart (Latreille u.), in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 245 (part.) (spec. : *C. vibilia*, *C. aliphera*, *C. lybia*) (1819).
- Acraea** (Acrée), Godart (Latreille u.) ibid., p. 806 (spec. : *A. vibilia*, *A. aliphera*) (1819).
- Epimetes.** Billberg, Enumer. Insect., p. 77 (part.) (1820); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 164 (1874).
- Semelia** (Boisduval M. S.), Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 64 (spec. : *S. vibilia*, *S. aliphera*) (1844); Capronnier in Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 17, p. 24 (1874); Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 267 (1875); Boisduval, Lép. Guatém., p. 25 (1870).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf ziemlich breit, Augen eiförmig gewölbt, Stirn kurz behaart. Palpen dicht beschuppt, spärlicher behaart, an der Ventralseite mit feinen Granenhaaren. Basalglied kurz, aufwärts gekrümmt. Basalfleck klein, jedoch im allgemeinen etwas ausgedehnter als bei der Gattung *Heliconius*, namentlich bei den *Dianassiformes* (p. 54). Kegelgebilde auf der Erhöhung des Fleckes gut ausgebildet, in dichten Reihen, gleichmässig und gerade oder die dorsal und in der Mitte stehenden Spitzen verlängert, gegen einen gemeinschaftlichen Punkt nach oben gerichtet und im Gesamtbild einer breiten Flamme ähnlich. Grenzzone nur spärlich beschuppt oder ganz nackt, mit kleinen Warzen bedeckt, das Ganze hellbraun, die Kegel dunkler chitinisiert. Antennen kräftig, unter halber Länge des Flügelvorderrandes, distal mit deutlich abgesetztem Kolben, dorsal bis zum letzten Gliede dicht beschuppt. Drei bis zur Spitze deutliche Längsgrade auf der Ventralseite, in den Furchen ziemlich gleichmässig verteilte feine Härchen und einzelne, paarweise stehende Borstenhaare in verschiedener Anordnung.

Körper schlank, kurz und glatt behaart und beschuppt, Abdomen wenig oder gar nicht über den Hinterflügel hinausragend, beim ♀ etwas plumper als beim ♂. Vorderbeine des ♂ mit langem, am Ende zugespitztem eingliedrigem Tarsus; ♀ mit fünfgliedrigem, mit starken Dornen bewehrtem Tarsus, das proximale Glied viel länger als die vier anderen zusammen. — Vorderflügel (Taf. 5, Fig 2<sup>a</sup>, 2<sup>c</sup>) länglich oder stumpfwinklig dreieckig, der Hinterwinkel als stumpfe Ecke der Figur gedacht. Vorder- rand schwach gekrümmt, Apex abgerundet, Distalrand vorn bis etwa zum vorderen Medianast convex, alsdann in mehr oder weniger scharf markiertem stumpfen Winkel in proximaler Richtung schräg zurücktretend; Hinterwinkel leicht abgerundet, Hinterrand schwach S-förmig geschweift, etwa von 2/3

der Länge des Vorderrandes. Geäder im allgemeinen wie bei der Gattung *Heliconius*. Costalis lang, im letzten Viertel des Vorderrandes auslaufend. Subcostalis 5-ästig. Lage von SC 1 und 2 verschieden und von der Bildung der Zelle abhängig. Bei dieser unterscheidet man 2 Fälle der Ausbildung, welche als Grundlage zur Aufstellung zweier Sectionen dienen :

a. Die Mittellinie der Zelle ist länger als die Hälfte des Flügelvorderrandes. SC 1 entspringt in mässigem Abstände proximal vom Zellende, SC 2 etwa in gleichem Abstände distal von ihm (Taf. 5 Fig. 2<sup>a</sup>).

b. Die Mittellinie der Zelle ist von halber Länge des Flügelvorderrandes oder kürzer. SC 1 entspringt an der vorderen Zellecke oder in unmittelbarer Nähe derselben, SC 2 in beträchtlichem Abstände distal von ihr (Taf. 5 Fig. 2<sup>c</sup>).

Abgesehen von diesen grundsätzlichen Verschiedenheiten, ist die Lage der ersten beiden Costaläste an sich nicht beständig und schwankt nicht nur bei verschiedenen Arten einer Gruppe, sondern auch bei verschiedenen Individuen einer Art. SC 3 entspringt in halber Entfernung des Abstandes von SC 2 und 4 und läuft in die apicale Rundung des Flügels. SC 4 und 5 bilden eine kurze Gabel, ersterer in den Apex, letzterer kurz hinter ihm in den Distalrand einmündend. VDC verkümmert oder sehr kurz, entsprechend der Lage der Subcostaläste entweder zwischen SC 1 und 2 oder beim Ursprung von SC 1 nach hinten abgesetzt. MDC ziemlich lang, mit der etwas längeren HDC einen in die Zelle einspringenden Bogen bildend. VR und HR leicht gekrümmt, parallel; Medianäste in annähernd gleichem Abstände, oder bei Verkürzung der Zelle MM näher zu VM als zu HM. SM leicht S-förmig geschweift, an der Mediana, nahe der Wurzel, nach hinten ein spornartiges Aderfragment, welches sich in einer Faltenader zwischen SM und HM bis zum Distalrande fortsetzt.

Hinterflügel eirund mit abgeflachtem Vorderrande oder dreieckig mit konvex gekrümmten Seiten. Apex meist leicht gewinkelt, Distalrand etwas wellig, Hinterwinkel abgerundet in den Hinterrand übergehend. Praecostalis einfach, wurzelwärts gekrümmt. Costalis lang gestreckt, in den Apex auslaufend. SC stark S-förmig gekrümmt. Zelle geschlossen, VDC lang, schräg abfallend, mit der etwas kürzeren MDC einen stumpfen Winkel bildend; HDC quer nach hinten gestellt, etwa von der Länge der MDC. HA sehr lang, die übrigen Adern normal und wie bei der Gattung *Heliconius*.

Die Vertreter der Gattung *Eueides* ähneln, abgesehen davon, dass sie durchschnittlich kleiner



Fig. 8.  
*E. isabella*  
*dissolutus*



Fig. 9.  
*E. cleobaea*  
*zorcaon*



Fig. 10.  
*E. isabella* *hippolinus*,  
forma *personata*



Fig. 11.  
*E. isabella*  
*arquatus*

sind, teilweise ungemein gewissen Arten und Formen der Gattung *Heliconius*, namentlich solche der *Dianassiformes* (Sect. I, Coh. 1) und *Thaletiformes* (Sect. II, Coh. 4). Den ersteren ist eine den *Silvaniformes* der Gattung *Heliconius* analoge Variabilität der Grundcharaktere ihrer Vorderflügelzeichnung eigentümlich. Die Grundfarbe des Flügels ist rot- bis gelbbraun mit folgender schwarzer Zeichnung (Fig. 8): Saum des Vorderrandes, ein Fleck im mittleren Teil der Zelle, der vorn der SC anliegt und in proximaler Richtung keilförmig verlängert ist (Keilfleck); ein Streifen an der SM (Submedianstreifen); ein rundlicher Fleck im hinteren Medianzwischenraum (Medianfleck). Der Apex, vorn bis zum

Zellende und von da in unregelmässiger Begrenzung bis etwa zur Mitte des Distalrandes; ein Fleck an letzterem, der mit dem schwarzen Apicalteil mehr oder weniger verflossen und in der Regel nur als vorspringender Zapfen kenntlich ist (Randfleck); distal von demselben eine gelbe, schräg liegende Binde von mehr oder weniger intensiver Farbe bis zum Keil- und Medianfleck und dem Hinterwinkel. Durch Verlängerung und Verbreiterung des Randfleckes (Fig. 9), der dann mit dem Medianfleck und Keilfleck zusammenfliesst, geht eine Einschränkung der gelben Binde vor sich; dieselbe wird durch das an den Adern ausfliessende Schwarz in Flecke zerlegt und es entsteht ein schwarzer, unregelmässig begrenzter Steg, welcher Distal- mit Vorderrand verbindet. Bei weiterer Verbreitung des Schwarz (Fig. 10) verschwinden die Flecke im Apex, die gelbe Färbung wird bis auf einen Fleck am Zellende und im Analwinkel verdrängt und fast die ganze apicale und distale Flügelhälfte ist schwarz. In vereinzelt, extremen Fällen verdrängt die dunkle Zeichnung, die dann einen rauchbraunen Ton annimmt, die Grundfarbe bis auf einige helle Streife und Flecke. Andererseits aber auch können sich die Apicalflecke vergrössern (Fig. 11) und bis zu der gelben Schrägbinde ausfliessen, so dass von dem proximalen Teil des schwarzen Apicalfeldes ein unregelmässiger Fleck an der Zelle übrigbleibt, welcher an den Adern mit dem schwarzem Saum im Apex in Verbindung steht. Der Hinterflügel trägt einen wenigstens auf der Unterseite deutlich erkennbaren Streif längs der Subcostalis (Subcostalstreif), eine Binde hinter der Zelle (Mittelbinde) und Besäumung am Vorder- und Distalrande, sämtlich schwarz. Der Submedianstreif endet entweder etwa in der Mitte des Flügels, oder ist mit der Besäumung im Apex verschmolzen. Die Mittelbinde ist geschlossen oder in Flecke aufgelöst. Diese Charaktere sind aber unabhängig voneinander und stehen auch nicht im Zusammenhang mit der Zeichnung des Vorderflügels wie bei der Gattung *Heliconius* (*Silvaniformes*). — Weniger als bei den *Melpomeneformis* und *Eratoformis* der Gattung *Heliconius* aber in ähnlichen Grundzügen variiert die Zeichnung der *Thaletiformis*: Grundfarbe schwarz. Im Discus des Vorderflügels liegt ein farbiger, meist gelber, fast



Fig. 12.  
**E. heliconioides**  
**heliconioides**



Fig. 13.  
**E. tales tales**



Fig. 14.  
**E. eanes eanes**



Fig. 15.  
**E. eanes**  
**riffarthi**

geschlossener Fleck (Fig. 12), der durch die von innen her sich ausbreitende Grundfarbe in einzelne kleinere Flecke zersprengt (Fig. 13), halb-bindenartig (Fig. 14) oder endlich zu etlichen Discalfleckchen (Fig. 15) reduziert wird. Die Lage des Ursprungsfleckes ist bei den in Betracht kommenden Formenreihen (Arten) etwas verschieden und für deren spezifische Trennung charakteristisch. An der Wurzel des Vorderflügels tritt zuweilen rote Bestäubung auf, und der Hinterflügel trägt strahlenförmige Streifen auf oder zwischen den Adern oder ist einfarbig. Diese Zeichnungscharaktere sind indessen unabhängig von der Discalzeichnung des Vorderflügels. Die Vertreter der anderen Cohorten der Gattung *Eueides*, deren Zeichnungsanlage in den Gruppen-Diagnosen kurz geschildert ist, erinnern teilweise in Zeichnung und Habitus an die Gattung *Acraea* F. (*Vibiliformis*), oder an *Colaenis* Hb. (*Lybiiformis*), und auch die schon erwähnten *Dianassiformis* haben teilweise gewisse Ähnlichkeit mit einigen *Ithomiiden*- und *Danaiden*-Gattungen (*Mechanitis* F., *Lycorea* Dbl.).

Schema des Flügelgeäders: **Taf. 5, Fig. 2<sup>a</sup>, 2<sup>b</sup>, 2<sup>c</sup>.**

**Geographische Verbreitung der Arten.** — Die Arten und Formen der Gattung *Eueides* teilen das Fluggebiet etwa mit denen der Gattung *Heliconius*. Sie bewohnen Süd-Amerika südlich etwa bis zum 32. Breitengrad, Zentral-Amerika und die Antillen. In Nord-Amerika selbst ist ihr Vorkommen aus sicheren Quellen noch nicht festgestellt.

## Sectio I. MACROSCENÆ

Mittellinie der Zelle des Vorderflügels länger als die Hälfte des Vorderrandes, S C 1 entspringt in mässigem Abstände proximal von der vorderen Zellecke, S C 2 etwa in gleicher Entfernung distal von dieser.

### Cohors I. DIANASSIFORMES

*Antennen unter halber Länge des Vorderflügels, beim ♂ schwarzbraun mit mehr oder weniger deutlich ockergelbem Kolben, beim ♀ ockergelb bis auf das proximale schwarzbraune Drittel. Palpen weiss, schwarz gesäumt. Spitze schwarz. Grundfarbe der Flügel hellbraun, mit schwarzer Zeichnung, im Discus häufig eine gelbe Binde oder gelbe Flecke.*

a. *Subcostalstreif des Hinterflügels mit der Besäumung nicht zusammenhängend.*

#### 1. *Eueides cleobaea* Geyer.

*Eueides cleobaea*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 10 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 240 (1905).

##### a. *Eueides cleobaea cleobaea* Geyer.

*Eueides cleobaea*, Geyer in Hübner, Zutr. Exot. Schmett. Vol. 1, p. 7, f. 601, 602 (1832).

*Eueides cleobaea*, Dewitz in Ent. Zeit. Stett. Vol. 38, p. 238 (1877).

*Eueides cleobaea*, Gundlach, Contrib. Ent. Cubana, Vol. 1, p. 32 (part.) (1881).

*Eueides cleobaea*, Möschler in Abh. Senckenb. Ges. Vol. 15 (11), p. 95 (1887).

*Eueides cleobaea*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 242 (1905).

Cuba, Porto Rico.

##### b. *Eueides cleobaea zorcaon* Reakirt. — Pag. 52, Fig. 9.

*Eueides zorcaon*, Reakirt in Proc. Amer. Acad. Sc. p. 243 (1866).

*Eueides cleobaea* var. *zorcaon*, Kirby, Cat. diurn. Lep., p. 145 (1871).

*Eueides zorcaon*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 165 (1881); Vol. 2, p. 670 (1901).

*Eueides anaxa* (Boisduval M. S.), Ménériés, Cat. Acad. Imp. St.-Petersb. Léop. Vol. 2, p. 21 (1857) (1).

*Eueides cleobaea zorcaon*, Stichel in Tierreich. Vol. 22, p. 242 (1905).

? *Eueides isabella*, Boisduval, Léop. Guatém. p. 35 (1870).

Panama, Costa Rica, Honduras, Guatemala, Nicaragua, Mexico, Florida (?) (2).

##### 2. Forma *adusta* Stichel.

*Eueides cleobaea zorcaon* ab. *adusta*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 11 (1903).

Panama, Honduras.

#### 2. *Eueides isabella* Cramer.

*Eueides isabella*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 4 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 234 (1905).

##### a. *Eueides isabella isabella* Cramer.

*Papilio isabella*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 4, p. 117, 222, t. 350, f. C D (1781-82)

*Heliconia isabella*, Godart Latreille u. in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 220 (1819).

*Epimetus isabella*, Billberg, Enumer. Insect. p. 77 (1820).

1. *T. anaxa* Boisduval M. S.) ist von Ménériés nicht für eine neue Art oder Form eingeführt, sondern nur als Ersatzname für *E. cleobaea* Geyer. 2. 4 blagen und als unbedingtes Synonym hierzu zu verwerfen, obgleich Boisduvals Original der Herkunft (Mexico) nach und auch Ménériés Object 3. Sammlung der Petersburger Akademie (Nicaragua) nicht mit *E. cleobaea* Geyer zu identifizieren ist (Art. 31 der internat. Nomenklaturregeln, Paris 1905).

2. Laut Bezeichnung eines Stückes der Sammlung des Zoolog. Museums zu Berlin (leg. Mützell)

- Eueides isabella*, Chenu u. Lucas. *Encycl. Papill.* p. 81, f. 180 (1851).  
*Eueides isabella*, F. Müller in *Ent. Zeit. Stett.* Vol. 39, p. 296 (1878).  
*Eueides isabella*, W. Müller in *Zool. Jahrb.* Vol. 1, p. 430 (Biol.) (1886).  
*Eueides isabella* (typica), Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 4, t. 1, f. 1 (1903).  
 Bahia, Para, Östl. Amazonas, Französisch-Guayana.

b. **Eueides isabella hippolinus** Butler.

- Eueides hippolinus*, Butler in *Cistula Ent.* Vol. 1, p. 169 (1873).  
*Eueides isabella hippolinus*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 4, t. 1, f. 2 (1903).  
 Ost-Peru.

α. Forma **margaritifera** Stichel.

- Eueides isabella hippolinus ab. margaritifera*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 5, t. 1, f. 3 (1903).  
 Peru (Pozuzo).

β. Forma **personata** Stichel. — **Pag. 52, Fig. 10.**

- Eueides isabella hippolinus ab. personata*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 5, t. 1, f. 4 (1903).  
 Peru (Tarapoto).

γ. Forma **brunnea** Stichel. — **Taf. 5, Fig. 25, 2.**

- Eueides isabella ab. brunnea*, Staudinger (u. Bang-Haas), *Lepid. Liste* n° 45, p. 47 (nom. nud.) (1901).  
*Eueides isabella hippolinus ab. brunnea*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 6, t. 1, f. 5 (1903).  
 Peru.

c. **Eueides isabella seitzi** Stichel.

- Eueides isabella seitzi*, Stichel in *Berlin. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 6, t. 1, f. 6 (1903).  
 Ost-Ecuador, Colombia.

d. **Eueides isabella dissolutus** Stichel. — **Pag. 52, Fig. 8.**

- Eueides isabella var. dissoluta*, Staudinger (u. Bang-Haas), *Lepid. Liste* n° 45, p. 47 (nom. nud.) (1901).  
*Eueides isabella dissoluta*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 6, t. 1, f. 7 (1903).  
*Eueides isabella dissolutus*, Stichel in *Tierreich*, Vol. 22, p. 237 (1905).  
 Peru : Tarapoto, La Mercedes; Bolivia.

e. **Eueides isabella pellucidus** Srnka.

- Eueides pellucida*, Srnka in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 29, p. 130, t. 1 f. 3 (1885).  
*Eueides isabella pellucida*, Stichel, *ibidem*, Vol. 48, p. 7, t. 1 f. 8 (1903).  
*Eueides isabella pellucidus*, Stichel in *Tierreich*, Vol. 22, p. 238, f. 43 (1905).  
 Peru : Tarapoto; Ecuador : Archidona, Sarayacu; Bolivia; Colombia.

α. Forma **vegetissima** Stichel.

- Heliconius isabella pellucida ab. vegetissima*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 8 (1903).  
 Ecuador : Santa-Inéz.

f. **Eueides isabella hübnerei** Ménétriés.

- Eueides hübnerei*, Ménétriés, *Cat. Acad. Imp. St.-Petersb. Léop.* Vol. 2, p. 116, t. 8 f. 5 (1857).  
*Eueides hübnerei*, Weymer in *Reiss u. Stübel, Reisen Süd-Amer. Lep.* p. 36 (1890).  
*Eueides isabella hübnerei*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 8 (1903).  
*Eueides dynastes*, C. u. R. Felder in *Wien. Ent. Mon.* Vol. 5, p. 102 (1861).  
*Eueides dynastes*, Butler in *The Entomologist*, Vol. 33, p. 190 (1900).  
*Eueides cleobaea var.*, Kirby, *Cat. diurn. Lep.* p. 146 (1871).  
*Eueides cleobaea*, Godman u. Salvin in *Trans. Ent. Soc. Lond.* p. 122 (1880).  
 ? *Eueides isabellae*, Kaye in *Trans. Ent. Soc. Lond.* p. 169 (1904).  
 Venezuela, Trinidad(?), Colombia.

α. Forma **spoliata** Stichel.

- Eueides isabella hübnerei ab. spoliata*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 9 (1903).  
 Colombia : Cauca.

g. **Eueides isabella arquatus** Stichel. — **Pag. 52, Fig. 11.**

- Eueides isabella arquata*, Stichel in *Berl. Ent. Zeit.* Vol. 48, p. 9, t. 1 f. 9 (1903).  
*Eueides isabella arquatus*, Stichel in *Tierreich*, Vol. 22, p. 240 (1905).  
 Colombia, Panama.

b. Subcostalstreif des Hinterflügels mit der Besäumung im Apex zusammenhängend, beim ♂ nur unterseits.

### 3. *Eueides dianassa* Hübner.

- Eueides dianassa*, Hübner, Verz. Schmett. p. 11 N° 30 (part.) (1816).  
*Eueides dianassa*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 232, f. 42 (forma principalis) (1905).  
*Nereis fulva dianasa*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 8 (1806-19) (1).  
*Eueides isabella* var. *dianasa*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 562 (1862).  
*Eueides dianasa*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 81 (1885).  
*Eueides dianasa* (err. typ.), Seitz in Ent. Zeit. Stettin, Vol. 51, p. 94 (1890).  
*Eueides dianasa*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 9 (1903).

Brasilien: S. Catharina, Santos, Rio de Janeiro, Bahia, Pará; Paraguay.

#### 2. Forma *decolorata* Stichel.

- Eueides dianasa* ab. *decolorata*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 3 (1903).  
 Bahia.

## Cohors II. RICINIFORMES

Antennen schwarzbraun, Palpen gelblich, schwarz gesäumt. Oberseite der Flügel schwarzbraun, Vorderflügel mit gelbem, bindenartigem Discalfleck und schmaler gelber Binde im Apex, Hinterflügel mit breitem roten Proximalfeld.

### 4. *Eueides ricini* Linné. — Taf. 5, Fig. 26, ♂.

- Merian, Insecten Surin. t. 30 (1705).  
 — Rösel, Insecten Belust. Vol. 4, p. 42, t. 5 f. 1 (1756).  
*Papilio (Heliconius) ricini*, Linné, Syst. Nat. 110, p. 466 (1758); Mus. Lud. Ulr. p. 227 (1764).  
*Papilio ricini*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 4, p. 174, t. 378, f. A, B (1781-82).  
*Papilio ricini*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 146, t. 74, f. 3 (1790).  
*Apostrophia ricini*, Hübner, Verz. Schmett. p. 13, n° 56 (1816).  
*Heliconia ricini*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 209 (1819).  
*Heliconia ricini*, Chenu u. Lucas, Encycl. Papill. p. 68, t. 23, f. 2 (1851).  
*Heliconius ricini*, Aurivillius in Sv. Akad. Handl. (2), Vol. 19, p. 44 (1882).  
*Heliconius ricini*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 76 (1885).  
*Eueides ricini*, Riffarth in Berl. Ent. Zeit. Vol. 45, p. 195; Gatt. Helicon. Vol. 1, p. 13 (1900).  
*Heliconius ricini*, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 168 (1904).  
*Eueides ricini*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 32 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 243 (1905).  
 Guayana, Venezuela, Trinidad, Nord-Brasilien.

## Sectio II. BRACHYSCENÆ

Mittellinie der Zelle des Vorderflügels von halber Länge des Vorderrandes oder kürzer. S C 1 entspringt unmittelbar an der vorderen Zellecke oder nur in unwesentlichem Abstände proximal von dieser, S C 2 in beträchtlicher Entfernung distal von derselben.

### Cohors I. LAMPETIFORMES

Antennen des ♂ schwarz, ventral im distalen Drittel ockergelb, beim ♀ ockergelb, nur proximal schwarzbraun. Palpen weiss, schmal schwarz gesäumt, mit schwarzer Spitze. Oberseite der Flügel rotbraun mit schwarzem Apex und schwarzen Binden und Flecken.

### 5. *Eueides lampeto* Bates.

- Eueides lampeto*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 11 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 246 (1905).

1) Dieser Name ist ungültig, weil der Autor bei der Anstellung nicht dem Grundsatz der binären Nomenklatur folgte. Art 25 der Internat. Nomenklaturregeln, Paris 1905; es muss deshalb die Schreibweise „*dianassa*“ (Hübner, 1816) gewählt werden.



a. **Eueides lampeto lampeto** Bates.

*Eueides lampeto*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 563 (1862).

*Eueides lampeto*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 81 (1885).

*Eueides lampeto* (typicus), Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 12 (1903).

West-Amazonas : S. Paulo de Olivença.

b. **Eueides lampeto fuliginosus** Stichel.

*Eueides lampeto* (typ.) ab. *fuliginosa*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 12, t. 1, f. 10 (1903).

*Eueides lampeto fuliginosa*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 246 (1905).

Ecuador : Santa Inéz. Baños.

z. Forma **amoena** Stichel. — Taf. 6, Fig. 27, ♂.

*Eueides lampeto* (typ.) ab. *amoena*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 13 (1903).

♀. Forma **carbo** Stichel.

*Eueides lampeto* (typ.) ab. *carbo*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 13, t. 1, f. 11 (1903).

*Eueides lampeto fuliginosus*, forma *carbo*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 247, f. 44 (1905).

Ecuador : Santa Inez.

c. **Eueides lampeto acacates** Hewitson.

*Eueides acacates*, Hewitson, Equat. Lep. p. 22, n° 40 (1869).

*Eueides lampeto* (typ.) ab. *acacates*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 12 (1903).

Peru : Tarapoto, Curaray.

d. **Eueides lampeto copiosus** Stichel nov. subsp. (1).

Britisch-Guayana.

## Cohors II. VIBILIFORMES

Antennen schwarzbraun, mit bräunlicher Unterseite des Kolbens oder mit ockergelbem Kolben und distalem Drittel des Schaftes. Palpen wie bei den *Lampetiformes*. Oberseite der Flügel schwarzbraun mit helleren Zeichnungen oder gelb- bis rotbraun oder grau, dann durchscheinend, mit schwarzer und gelber Zeichnung des Vorderflügels, die sich im allgemeinen und mit wenigen Ausnahmen auf die typische Zeichnung der *Dianassiformes* zurückführen lässt. Hinterflügel stets ohne Mittelbinde aber mit mehr oder weniger breiter, an den Adern ausgeflossener Saumbinde. Mehrere Arten mit dimorphen Geschlechtern. Die letzte Art harmoniert in der Zeichnung der Flügel mit den Formen der folgenden Gruppe (*Lybiiformes*).

6. **Eueides edias** Hewitson.

*Eueides edias*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 14 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 248 (1905).

a. **Eueides edias edias** Hewitson. — Taf. 6, Fig. 28, ♀.

*Eueides edias*, Hewitson in Journ. Ent. Vol. 1, p. 155, t. 10 f. 2 (1861).

*Eurides edias*, Godman u. Salvin in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 130 (1880).

*Eueides edias* (typicus), Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 14, t. 1 f. 12 (1903).

*Eueides künowii*, Dewitz in Mitteil. Ent. Ver. München, Vol. 1, p. 80, t. 2 f. 5 (1877).

Colombia.

(1) *Eueides lampeto copiosus*. — Alis supra fulvis; anticis pallidioribus ultra cellulam: costa, striga cellulari, altera postocellulari, serie obliqua macularum inter se cohaerentium, apice nigris; posticis fascia discali aliquando intereisa transversa, striga angusta subcostali, margine distali lata nigris; serie punctorum alborum parvorum marginalium. — Grundfarbe der Flügel braun, im Mittelfelde des Vorderflügels heller. Vorderrand des letzteren schmal schwarz, der Flügel mit folgenden schwarzen Zeichnungen: der Apex; in der Zelle ein schräg stehender Keilfleck mit einem der Subcostalis anliegenden Wurzelaufläufer; ein sehr breiter Submedianstreif, der sich distal zuspitzt und in den schwarzen Hinterwinkel ausläuft; ein länglich viereckiger Endzellefleck, der mit dem Randfleck verflochten ist und eine unregelmässige schräge Binde von Subcostalis bis Distalrand bildet; an letzterem im hinteren Medianzwischenraum ein dreieckiger Saumfleck. Zwischen Apex und der schwarzen Schrägbinde eine Fleckenbinde im Tone der helleren braunen Flügelfläche mit beiderseitig stufenartig abgesetzter Begrenzung. Im Apex etliche sehr trübe weissliche Fleckchen. — Hinterflügel mit schmalen schwarzem Subcostalstreif von der Wurzel bis zum Apex; dieser und ein Saum am Distalrande mit unscharfer, gekerbter Begrenzung sowie eine aus länglichen, mehr oder weniger zusammenhängenden Flecken bestehende Mittelbinde ebenfalls schwarz. Die Umgebung dieser Binden, namentlich die Scheidezone der braunen Grundfarbe mitunter schwärzlich bestäubt, so dass eine breite schwärzliche Fläche entsteht, in der nur die Grenze der Rand- und Mittelbinde durch bräunliche, beiderseits eingeschnürte Fleckchen angedeutet ist. Nahe dem Saume mehr oder weniger deutliche weisse Punkte paarweise in den Aderzwischenräumen. — Unterseite bleicher. Apex des Vorderflügels mit deutlichen weissen Fleckchen, die sich am Distalrande bis zum Hinterwinkel fortsetzen. Mediantfleck deutlicher. Hinterflügel mit schmalen Costalstreif, die Flecke der Mittelbinde deutlicher getrennt, die mittleren vorn die Zelle berührend. Grundfarbe des Flügels ungetruht, Saumbinde scharfer abgesetzt, stark gekerbt, in den fleckartigen einzelnen Zacken der Binde sehr deutliche, paarweise angeordnete weisse Fleckchen nahe dem Rande. — Vorderflügelänge 30-37 mm.; 3 ♀ i. coll. Riffarth, Berlin. — Britisch Guayana: Potaro (Essequibo), leg. R. Haensch, März-April

b. **Eueides edias luminosus** Stichel.

*Eueides edias luminosus*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 16 (1903).  
Venezuela.

c. **Eueides edias vulgiformis** Butler u. Druce.

*Eueides vulgiformis*, Butler u. Druce in Cist. Ent. Vol. 1, p. 102 (1872); Proc. Zool. Soc. Lond. p. 351 (1874).  
*Eueides vulgiformis*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 162. t. 19 f. 3 (1881); Vol. 2, p. 669 (1882).  
*Eueides edias vulgiformis*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 15 (1903).  
Costa Rica, Panama, Guatemala.

d. **Eueides edias eurysaces** Hewitson.

*Eueides eurysaces*, Hewitson in Trans. Ent. Soc. Lond. (3), Vol. 2, p. 248, t. 16 f. 3 (1864).  
*Eueides edias eurysaces*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 16, t. 1 f. 13 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 251, f. 45 (1905).  
Ecuador.

7. **Eueides procula** Doubleday.

*Eueides procula*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 146, t. 20 f. 1 (1848).  
*Eueides procula*, Chenu u. Lucas, Encycl. Papill. p. 81, f. 179 (1851).  
*Eueides procula*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 17; Tierreich, Vol. 22, p. 252 (1905).  
Venezuela, Colombia.

8. **Eueides vibilia** Godart.

*Eueides vibilia*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 18 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 253 (1905).

a. **Eueides vibilia vibilia** Godart.

*Cethosia vibilia*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 245 (♂) (1819).  
*Acræa vibilia* (Acrée vibilie), Godart, ibidem, p. 806 (1819).  
*Colaenis vibilia*, Hübner, Zutr. Exot. Schmett. Vol. 3, p. 16, f. 449, 450 (♀) (1825).  
*Semelia vibilia*, Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 64 (1844).  
*Semelia vibilia*, Capronnier in Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 17, p. 24 (1874).  
*Eueides vibilia*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 146 (1848).  
*Eueides vibilia* (typica), Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 19 (1903).  
*Colaenis merceui*, Hübner, Verz. Schmett. p. 32 (nom. nud.) (1816).  
*Colaenis merceui*, Hübner, Zutr. Exot. Schmett. Vol. 2, p. 7, f. 201, 202 (♂) (1823).  
*Eueides merceui*, Bates in Trans. Linn. Soc. Lond. Vol. 23, p. 563 (1862).  
*Semelia* var. *merceui*, Capronnier in Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 25, p. 99 (1881).  
Brasilien.

2. Forma **pallens** ♀ Stichel.

*Eueides vibilia* (typ.) ab. *pallens*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 19 (1903).  
Brasilien: Espírito Santo.

b. **Eueides vibilia vicinalis** Stichel.

*Eueides vibilia vicinalis*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 21 (♀) (1903).  
Ecuador: Palmar.

c. **Eueides vibilia vialis** Stichel.

*Eueides vibilia vialis*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 20 (1903).  
*Eueides vibilia* (non Godart 1819!), Butler u. Druce in Proc. Zool. Soc. Lond. p. 350 (1874).  
*Eueides vibilia*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 162 (1881); Vol. 2, p. 669 (1901).  
Colombia, Panama, Costa Rica, Guatemala.

d. **Eueides vibilia unifasciatus** Butler.

*Eueides unifasciatus*, Butler in Cist. Ent. Vol. 1, p. 169 (1873); Trans. Ent. Soc. Lond. p. 123 (1877).  
*Eueides vibilia unifasciatus*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 20, t. 1 f. 16 (1903).  
*Eueides vibilia* var. *arcata*, Plötz M. S.  
Westliches Amazonas: Ega.

9. **Eueides pavana** Ménétriés. — Taf. 6, Fig. 29, ♀.

*Eueides pavana*, Ménétriés, Cat. Acad. Imp. St.-Pétersb. Lép. Vol. 2, p. 116, t. 8 f. 4 (1857).  
*Eueides pavana*, W. Müller in Zool. Jahrb. Vol. 1, p. 433 (1886).

- Eueides pavana*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 22, t. 1 f. 17 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 257, f. 46 (1905).  
*Eueides thyana*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 4, p. 105 (♀) (1860).  
*Eueides vibilia* (err., non Godart 1819), Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 162 (1881).  
 Brasilien, Colombia.

10. **Eueides lineatus** Salvin u. Godman.

- Eueides lineata*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 22 (1903).  
*Eueides lineatus*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 258 (1905).

a. **Eueides lineatus lineatus** Salvin u. Godman.

- Eueides lineata*, Salvin u. Godman in Ann. Nat. Hist. (4), Vol. 2, p. 145 (1868).  
*Eueides lineata*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 163, t. 19 f. 2, (1881); Vol. 2, p. 670 (1901).  
*Eueides lineata* (typica), Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 23 (1903).  
*Eueides lineatus lineatus*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 259, f. 47 (1905).  
 Guatemala, Costa Rica, Honduras, Mexico.

b. **Eueides lineatus libitina** Staudinger.

- Eueides libitina*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 80 (1885).  
*Eueides lineata libitina*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 23 (1903).  
 Französisch-Guayana.

### Cohors III. LYBIFORMES

*Antennen schwarzbraun, Palpen wie bei der vorigen Gruppe, Vorderflügel sehr schlank. Kleinere Falter von rotbrauner Grundfarbe, Flügel mit schwarzer Binde und schwarz gerandet, im Apex zuweilen ein weisser Fleck.*

11. **Eueides aliphera** Godart.

- Eueides aliphera*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 23 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 260 (1905).

a. **Eueides aliphera aliphera** Godart.

- Cethosia aliphera*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 246 (1819).  
*Acræa aliphera* (*Acræa* a.), Godart, ibidem, p. 806 (1819).  
*Colaenis aliphera*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 2, t. 21 (1816-22).  
*Eueides aliphera*, Boisduval, Spec. Gén. Léop. Vol. 1, t. 11, f. 4 (1836).  
*Semelia aliphera*, Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 64 (1844).  
*Eueides aliphera* (typica), Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 23 (1903).  
*Eueides aliphera*, Kaye in Trans. Ent. Soc. Lond. p. 169 (1904).

Paraguay, Brasilien, Peru, Colombia, Venezuela (?), Trinidad, Curaçao.

b. **Eueides aliphera gracilis** Stichel.

- Eueides aliphera gracilis*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 23 (1903).  
*Eueides aliphera*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 163 (1881); Vol. 2, p. 669 (1901).  
 Panama, Costa Rica, Nicaragua, Guatemala, Honduras, Mexico.

12. **Eueides lybia** Fabricius.

- Eueides lybia*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 24 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 262 (1905).

a. **Eueides lybia lybia** Fabricius.

- Papilio lybia*, Fabricius, Syst. Ent. p. 460, n° 73 (1773); Spec. Ins. Vol. 2, p. 28, n° 111 (1761); Mant. Ins. Vol. 2, p. 14, n° 129 (1787); Ent. syst. Vol. 3<sup>r</sup>, p. 163 (1793).  
*Colaenis lybia*, Hübner, Verz. Schmett, p. 32 (1816).  
*Cethosia lybia*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 245 (1819).  
*Eueides lybia*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 147 (1848).  
*Eueides lybia* (typica), Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 24 (1903).  
*Papilio hysipyle*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 2, t. 177, f. C D (1777).  
*Papilio cinereomaculatus*, Goeze, Ent. Beytr. Vol. 3<sup>r</sup>, p. 121 (1779).  
 ?*Papilio fasciatus*, Goeze, ibidem, p. 114, n° 21 (1779).  
 Guayana, Brasilien.

b. **Eueides lybia lybioides** Staudinger.

- Eueides lybioides*, Staudinger in Verh. Zool.-bot. Ges. Wien. Vol. 25, p. 99 (1876).  
*Eueides lybioides*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 164 (1881); Vol. 2, p. 670 (1901).  
*Eueides lybioides*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 80, t. 32 (1885).  
*Eueides lybia lybioides*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 24 (1903).  
 Zentral-Amerika.

13. **Eueides olympia** Fabricius. — Taf. 6, Fig. 30, ♀.

- Papilio olympia*, Fabricius, Ent. syst. Vol. 31, p. 166, n° 514 (1793).  
*Heliconia olympia*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 218 (1819).  
*Eueides olympia*, Butler, Cat. diurn. Lep. Fabr. p. 120, (1869).  
*Eueides olympia*, Godman u. Salvin in Biol. Centr.-Amer. Lep. Rhop. Vol. 1, p. 164, t. 19, f. 1 (1881).  
*Eueides olympia*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 25 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 263, f. 48 (1905).  
*Eueides leucomma*, Bates in Ent. monthly Mag. Vol. 3, p. 88 (1866).  
 Zentral-Amerika: Nicaragua, Costa Rica, Panama; Colombia.

## Cohors V. THALETOFORMES

*Antennen schwarzbraun. Kolben beim ♂ etwas bräunlich, beim ♀ meist ockergelb. Oberseite der Flügel schwarz bis schwarzbraun; Vorderflügel mit roten, seltener gelben Flecken im Discus und häufig mit roter Wurzelfärbung. Hinterflügel einfarbig, oder mit roter bis rotgelber Strahlenzeichnung oder breit rotem Wurzelfelde (siehe Seite 53).*

14. **Eueides thales** Cramer.

- Eueides thales*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 26 (1903).  
*Eueides thales*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 264 (1905).

a. **Eueides thales thales** Cramer. — Pag. 53, Fig. 13.

- Papilio thales*, Cramer, Pap. Exot. Vol. 1, p. 62, t. 38, f. C D (1775).  
*Eueides thales thales*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 265, f. 49 (1905).  
*Papilio thales*, Fabricius, Gen. Ins. p. 255, n° 81 (1777); Mant. Ins. Vol. 2, p. 14 (1787); Ent. syst. Vol. 3 I, p. 168, n° 521 (1793).  
*Papilio thales*, Herbst (Jablonsky u.), Naturs. Schmett. Vol. 4, p. 136, t. 73, f. 2, 3 (1790).  
*Heliconia thales*, Doubleday, List Ins. Brit. Mus. Lep. Vol. 1, p. 54 (1844).  
*Eueides thales*, Doubleday (Westwood u. Hewitson), Gen. diurn. Lep. Vol. 1, p. 146 (1848).  
*Eueides thales* (part.), Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 80, t. 32 (1885).  
*Eueides thales* (typicus), Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 26, t. 1 f. 18 (1903).  
*Heliconia thalesstris*, Godart (Latreille u.) in Enc. méth. Zool. Vol. 9, p. 206 (1819).  
 Guayana; Nord-Brasilien; Amazonas.

b. **Eueides thales pythagoras** Kirby.

- Eueides pythagoras*, Kirby in Hübner u. Geyer, Exot. Schmett. Neue Ausg. p. 13 (1900).  
*Eueides thales pythagoras*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 326 (1904).  
*Eueides thales pythagoras*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 266 (1905).  
*Nereis festiva thales*, Hübner, Exot. Schmett. Vol. 1, t. 10 f. 1-4 (1806-10).  
*Eueides thales heraldicus*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 27 t. 1 f. 19 (1903).  
 Para, Oestl. Amazonas.

c. **Eueides thales surdus** Stichel.

- Eueides thales surdus*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 27, t. 1 f. 10 (1903).  
*Eueides thales surdus*, forma principalis, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 267 (1905).  
 Oestliches Amazonas, Guayana.

z. Forma **aquilifer** Stichel.

- Eueides thales surdus* ab. *aquilifer*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 28, t. 1 f. 21 (1903).  
*Eueides thales surdus*, forma *aquilifer*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 267 (1905).  
 Oestl. Amazonas: Obidos.

15. **Eueides heliconioides** Felder.

- Eueides heliconioides*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 28, t. 1 f. 22 (1903); Tierreich, Vol. 22, p. 267 (1905).

a. **Eueides heliconioides heliconioides** Felder. — Taf. 6, Fig. 31, ♂, u. Pag. 53, Fig. 12.

*Eueides heliconioides*, C. u. R. Felder in Wien. Ent. Mon. Vol. 5, p. 102 (1861); Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 378 (1865).

*Eueides heliconioides*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 80 (1885).

*Eueides thales* var., Hewitson in Journ. Ent. Vol. 1, p. 156, t. 10 f. 3 (1861).

*Eueides cognata*, Weymer in Reiss u. Stübel. Reisen Süd-Amer. Lep. p. 27 (1890),  
Colombia, Ecuador.

b. **Eueides heliconioides xenophanes** Felder.

*Eueides xenophanes*, Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 377 t. 46, f. 14, 15 (1865).

*Eueides xenophanes*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 80 (1885).

*Eueides heliconioides* ab. *xenophanes*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 28 (1903).

Colombia.

16. **Eueides eanes** Hewitson.

*Eueides eanes*, Stichel in Tierrech. Vol. 22, p. 268 (1905).

a. **Eueides eanes eanes**, Hewitson. — Pag. 53, Fig. 14.

*Eueides eanes*, Hewitson in Journ. Ent. Vol. 1, p. 155, t. 10 f. 1 (1861).

*Eueides eanes*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 80 (1885).

*Eueides eanes* Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 29, t. 1 f. 23 (1903).

*Eueides eanes eanes*, Stichel in Tierreich Vol. 22, p. 269 (1905).

Peru, Bolivia.

b. **Eueides eanes eanides** Stichel.

*Eueides eanides*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lep. Liste No 45, p. 47 (nom. nud.) (1901).

*Eueides eanes* ab. *eanides*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 30, t. 1 f. 24 (1903).

*Eueides eanes eanides*, forma principalis, Stichel in Tierreich. Vol. 22, p. 270, f. 50 (1905).

Bolivia : La Paz ; Peru : Marcapata.

α. Forma **farragosa** Stichel.

*Eueides eanes* ab. *farragosa*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 30 (1903).

Peru : Marcapata.

β. Forma **aides** Stichel.

*Eueides aides*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lep. Liste No 45, p. 47 (nom. nud.) (1901).

*Eueides eanes* ab. *aides*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 30 (1903).

*Eueides heliconioides* var. β, C. u. R. Felder in Reise Novara, Lep. Vol. 2 (2), p. 378 t. 46 f. 16 (1865).

Peru : Hillapani, Huanaco ; Bolivia : La Paz, Cuzco ; Ecuador (?).

γ. Forma **pluto** Stichel. — Taf. 6, Fig. 32, ♂.

*Eueides eanes* ab. *pluto*, Staudinger (u. Bang-Haas), Lep. Liste No 45, p. 47 (nom. nud.) (1901).

*Eueides eanes* ab. *pluto*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 32 (1903).

*Eueides eanes felderi* ab. *pluto*, Stichel in Tierreich, Vol. 22, p. 271 (1905).

Peru : Hillapani.

c. **Eueides eanes felderi** Stichel.

*Eueides eanes* ab. *felderi*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 31 (1903).

*Eueides eanes felderi*, Stichel in Tierreich. Vol. 22, p. 271 (1905).

Ecuador.

d. **Eueides eanes riffarthi** Stichel. — Pag. 53, Fig. 15.

*Eueides eanes* ab. *riffarthi*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 31 (1903).

*Eueides eanes riffarthi*, Stichel in Tierreich. Vol. 22, p. 271 (1905).

Süd Peru ; Bolivia : La Paz.

Bei der systematischen Einteilung, der Zusammenziehung und spezifischen Trennung der benannten Formen der Heliconiinae ist die von Stichel u. Riffarth im « Tierreich » (1) gewählte Gruppierung, die sich wiederum mit geringen Abweichungen mit der Reihenfolge in der Revision der Gattung *Heliconius* von H. Riffarth (2) und der Gattung *Eueides* von H. Stichel (3) deckt, beibehalten worden. Gelegentlich der vom Autor vorliegender Arbeit für das « Tierreich » vorgenommenen eingehenden Analysierung der Heliconiinae, bei welcher er sich der schätzenswerten Beihilfe des Herrn H. Riffarth zu erfreuen hatte, wurde die Ueberzeugung gewonnen, das Riffarths auf Grund morphologischer Eigentümlichkeiten vorgenommene allgemeine Gruppierung der Heliconii einwandlos sei, ein Resultat der Ueberlegung, welches allerdings nur durch sorgfältiges Studium der unvergleichlichen Specialsammlung des Genannten zu erreichen möglich war. Nur die engere Einteilung der voneinander abgeleiteten Formen in Unterarten und Zustandsformen (Aberrationen) hatte hier, wie in anderen Gattungen exotischer Lepidopteren, Schwierigkeiten, die ohne Anwendung einer gewissen Subjectivität nicht zu überwinden gewesen sind. Hierbei ist jedoch den zoogeographischen Verhältnissen in ausgiebigster Weise Rechnung getragen worden. Ausschliesslich dem Umstande dass Herr Riffarth sein Material ohne jede Einschränkung zur Verfügung stellte, ist es zu verdanken, dass seiner Zeit eine eingehende Synopsis geliefert werden konnte, die zugleich eine sachliche und formelle Nachprüfung der Riffarthschen grundlegenden Vorarbeit und — in einigen Punkten — Berichtigung der Nomenclatur, und dies insbesondere auf Anregung und nach Anleitung der Redaction des « Tierreich », bedingte. Diese Synopsis im « Tierreich » ist zugleich die Basis für vorliegende Arbeit und ist es mir ein reges Bedürfnis, an dieser Stelle Herrn H. Riffarth für die Beweise uneigennützigster Zuverlässigkeit und Herrn Professor Dr. von Mährenthal, dem verdienstvollen Vertreter der Generalredaction des « Tierreich », für die Anleitung in schwierigen Fragen formeller Natur meinen verbindlichsten Dank auszusprechen. — Bei der Lösung solcher formeller Fragen unter Anwendung und in Beachtung der « Internationalen Regeln » (Paris 1905) bereitete die Vereinbarung, den Species- oder Subspecies-Namen in grammatikalische Abhängigkeit vom Genus-Namen zu bringen, mitunter deswegen Verlegenheit, weil die Etymologie mancher Namen nicht ermittelt werden konnte. Die Regel konnte also nur da angewendet werden, wo dem betreffenden Wort sicher eine adjektivische Bedeutung beigegeben werden durfte. Dies betrifft namentlich die von Hewitson benutzten Speciesnamen, die deswegen teilweise in ihrer ursprünglichen Bildung mit anscheinend weiblich gedachter Wortendung unverändert haben beibehalten werden müssen. Dieser Umstand sei nebensächlich hier erwähnt, um nicht den Anschein der Inconsequenz zu erwecken.

Durch nachträgliche Ueberlassung einer Reihe unbenannter Formen aus der Riffarthschen Sammlung war es möglich, auch diesem Hefte der « Genera » eine Anzahl Neubeschreibungen einzufügen, welche im « Tierreich » noch nicht berücksichtigt sind.

Hagen i. Westfalen, 15 November 1905.

1) Das Tierreich. Eine Zusammenstellung und Kennzeichnung der recenten Tierformen. Im Auftrage der Königl. Preuss. Akademie der Wissenschaften zu Berlin herausgegeben von Franz Eilhard Schulze, 22<sup>e</sup> Lieferung Heliconiidae (1905)

2) Berliner Entomol. Zeitschrift, v. 46, p. 25 u. f. (1901)

3) Berliner Entomol. Zeitschrift, v. 48, p. 1 u. f. (1903)

## ALPHABETISCHES INHALTSVERZEICHNIS

(Synonyma sind *kursiv* gedruckt.)

## A. GATTUNGEN, ABTEILUNGEN, GRUPPEN

(GENERA, SECCIONES, COHORTES.)

	Seite.		Seite.
<i>Acraea</i> . . . . .	51	<i>Heliconius</i> . . . . .	51
<i>Ajantis</i> . . . . .	5	Lampetoformes . . . . .	50
Antiochiformes . . . . .	38	<i>Laparus</i> . . . . .	5
Aoedeformes . . . . .	31	Lybiformes . . . . .	50
<i>Apostrophia</i> . . . . .	5, 51	Macroscenae . . . . .	54
Atthidiformes. . . . .	29	<i>Mechanites</i> . . . . .	5
<i>Blanchardia</i> . . . . .	5	<i>Mechanitis</i> . . . . .	5
Brachyscenae. . . . .	56	<i>Melinæa</i> . . . . .	5
<i>Cethosia</i> . . . . .	51	Melpomeneformes . . . . .	22
Charithoniformes . . . . .	48	<i>Migonitis</i> . . . . .	5, 51
Clysonymoformes . . . . .	49	<i>Nereis</i> . . . . .	5, 51
<i>Colaenis</i> . . . . .	51	Opisogymni . . . . .	8
Cydniformes . . . . .	20	Opisorhyperi . . . . .	20
Dianassiformes . . . . .	54	<i>Phlogris</i> . . . . .	5
Doridiformes . . . . .	33	Riciniformes . . . . .	56
Egeriformes . . . . .	32	Sapphoformes. . . . .	37
<i>Eitides</i> . . . . .	50	<i>Semelia</i> . . . . .	21
<i>Eisides</i> . . . . .	50	<i>Sicyonia</i> . . . . .	5
<i>Epimetes</i> . . . . .	51	Silvaniformes. . . . .	8
Eratoformes . . . . .	41	<i>Sunia</i> . . . . .	5
<i>Encides</i> . . . . .	51	<i>Sycionia</i> . . . . .	
Eueide . . . . .	50	Thaletaformes . . . . .	60
<i>Eneides</i> . . . . .	5	Vibiliformes . . . . .	57
<i>Euroides</i> . . . . .	51	Wallaceiformes . . . . .	50
<i>Eveides</i> . . . . .	50	Xanthocledoformes . . . . .	32
Hecalesiformes . . . . .	29		
<i>Heliconia</i> . . . . .	4, 51		
<i>Heliconias</i> . . . . .	5		
<i>Heliconic</i> . . . . .	5		
Heliconius. . . . .	4		

## B. ARTEN, UNTERARTEN, FORMEN

(SPECIES, SUBSPECIES, FORMAE.)

	Seite.		Seite.
acacates, <i>Eueides</i> . . . . .	57	amathusia, <i>Heliconius doris doris</i> forma . . . . .	34
acacates, <i>Eueides lampeto</i> . . . . .	57	amathusia, <i>Heliconius erato</i> (ab.) . . . . .	34
adusta, <i>Eueides cleobaea zorcaon</i> forma (ab.) . . . . .	54	amathusia, <i>Papilio</i> . . . . .	34
aërotome, <i>Heliconius</i> . . . . .	13	amatus, <i>Heliconius</i> . . . . .	48
aërotome, <i>Heliconius ethilla</i> . . . . .	13	amatus, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	48
aërotome, <i>Heliconius eucoma</i> . . . . .	13	amazona, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	45
aganice, <i>Heliconius</i> . . . . .	49	amazona, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	45
aganippe, <i>Heliconius</i> . . . . .	16	amazona, <i>Heliconius vesta</i> var. . . . .	45
aglaope, <i>Heliconius</i> . . . . .	25	amoena, <i>Eueides lampeto</i> ab. . . . .	57
aglaope, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	25	amoena, <i>Eueides lampeto fuliginosus</i> forma . . . . .	57
aglaope, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	25	amor, <i>Heliconius</i> . . . . .	26
aglaope, <i>Heliconius thelxiope</i> var. . . . .	25	amor, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	26
aglaopeia, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	25	amor, <i>Heliconius melpomene vicinus</i> forma . . . . .	26
aglaopeia, <i>Heliconius melpomene thelxiopeia</i> forma . . . . .	25	amphitrite, <i>Heliconius</i> . . . . .	48
aglaopeia, <i>Heliconius thelxiope</i> var. . . . .	25	amphitrite, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	48
agnata, <i>Heliconius erato estrella</i> forma . . . . .	46	anaclia, <i>Heliconius</i> . . . . .	31
aides, <i>Eueides</i> . . . . .	61	anacreon, <i>Heliconius</i> . . . . .	48
aides, <i>Eueides eanes</i> ab. . . . .	61	anacreon, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	48
aides, <i>Eueides eanes eanides</i> forma . . . . .	61	anacreon, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	48
alba, <i>Heliconius antiochus</i> (ab.) . . . . .	39	anactorie, <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	47
alba, <i>Heliconius antiochus antiochus</i> forma . . . . .	39	anactorie, <i>Heliconia venustus</i> . . . . .	47
albicilla, <i>Heliconius</i> . . . . .	19	anactorie, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	47
albimaculata, <i>Heliconius apseudes</i> var. <i>magda-</i> <i>lena</i> ab. . . . .	40	anactorie, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	47
albimaculata, <i>Heliconius sara</i> . . . . .	40	anava, <i>Eueides</i> . . . . .	54
albimaculata, <i>Heliconius sara sara</i> forma . . . . .	40	anderida, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	19
albinea, <i>Heliconius sara</i> (ab.) . . . . .	41	anderida, <i>Heliconius anderida</i> . . . . .	19
albinea, <i>Heliconius sara thamar</i> forma . . . . .	41	anderida, <i>Heliconius clara</i> . . . . .	19
albipunctata, <i>Heliconius anderida zuleika</i> forma . . . . .	19	andremona, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Migonitis</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	44
albipunctata, <i>Heliconius clara</i> . . . . .	19	andremona, <i>Heliconius erato erato</i> forma . . . . .	44
albipunctata, <i>Heliconius zuleika</i> ab. . . . .	19	andremona, <i>Heliconius erato</i> forma . . . . .	44
albucilla, <i>Heliconius</i> . . . . .	19	andremona, <i>Heliconius melpomene</i> var. . . . .	44
albucilla, <i>Heliconius anderida</i> . . . . .	19	andremona, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	44
albucilla, <i>Heliconius clara</i> . . . . .	19	annetta, <i>Heliconius anderida</i> . . . . .	19
albula, <i>Heliconius sara</i> (ab.) . . . . .	40	annetta, <i>Heliconius clara</i> (var.) . . . . .	19
albula, <i>Heliconius sara apseudes</i> forma . . . . .	40	anthioca, <i>Heliconius</i> . . . . .	39
aliphera, <i>Eueides</i> . . . . .	59	antigona, <i>Heliconius hydara</i> (var.) . . . . .	43
aliphera, <i>Eueides</i> ( <i>Acraea</i> , <i>Cethosia</i> , <i>Colaenis</i> , <i>Semeltis</i> ) . . . . .	59	antigona, <i>Heliconius hydarus</i> . . . . .	43
aliphera, <i>Eueides aliphera</i> . . . . .	59	antiocha, <i>Papilio</i> ( <i>Ajantis</i> , <i>Heliconia</i> , <i>Heliconius</i> ) . . . . .	39
alitheia, <i>Heliconia</i> . . . . .	21	antiocha, <i>Papilio</i> . . . . .	37
alitheia, <i>Heliconius cydno</i> . . . . .	21	antiochus, <i>Heliconius</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	38, 39
amalfreda, <i>Heliconius erato cybelinus</i> forma . . . . .	45	antiochus, <i>Heliconius</i> . . . . .	39
amalfreda, <i>Heliconius phyllis</i> (ab.) . . . . .	45	antiochus, <i>Heliconius antiochus</i> . . . . .	39
amandus, <i>Heliconius</i> . . . . .	27	antioquensis, <i>Heliconius sylvana</i> var. . . . .	11
amandus, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	27	aoede, <i>Heliconius</i> . . . . .	44
amaryllis, <i>Heliconius</i> . . . . .	28	aoede, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Migonitis</i> ) . . . . .	31
amaryllis, <i>Heliconius Heliconia</i> . . . . .	28	aoede, <i>Heliconius aoede</i> . . . . .	31
amaryllis, <i>Heliconius amaryllis</i> . . . . .	28	aphrodyte, <i>Heliconius</i> . . . . .	24
amata, <i>Heliconius erato phyllis</i> forma . . . . .	48	aphrodyte, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	24
		apseudes, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Heliconias</i> , <i>Sicyonia</i> ) . . . . .	40



	Seite.		Seite.
apseudes, <i>Heliconius sara</i> . . . . .	40	<i>caerulea</i> , <i>Heliconius doris</i> . . . . .	34
aquilifer, <i>Eueides tales surdus</i> forma . . . . .	60	<i>caeruleatus</i> , <i>Heliconius doris</i> . . . . .	35
aquilifer, <i>Eueides thales surdus</i> ab. . . . .	60	<i>callicopis</i> , <i>Heliconius melpomene</i> var. . . . .	45
<i>arane</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	30	<i>callicopis</i> , <i>Papilio</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Sumia</i> ) . . . . .	45
<i>aranea</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	30	<i>callista</i> , <i>Heliconius erato callycopis</i> forma . . . . .	45
<i>aranea</i> , <i>Heliconius antiochus</i> . . . . .	30	<i>callista</i> , <i>Heliconius phyllis</i> (ab.) . . . . .	45
<i>aranea</i> , <i>Heliconius antiochus</i> var. . . . .	30	<i>callycopis</i> , <i>Heliconius erato</i> . . . . .	45
<i>araneides</i> , <i>Heliconius antiochus</i> var. . . . .	39	<i>callycopis</i> , <i>Heliconius melpomene</i> var. . . . .	45
<i>arcita</i> , <i>Eueides vibilia</i> var. . . . .	58	<i>callycopis</i> , <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	45
<i>arcuatus</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	20	<i>callycopis</i> , <i>Papilio</i> . . . . .	45
<i>arcuella</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	16	<i>carbo</i> , <i>Eueides lampeto</i> ab. . . . .	57
<i>arcuella</i> , <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16	<i>carbo</i> , <i>Eueides lampeto fuliginosus</i> forma . . . . .	57
<i>arethusa</i> <i>Heliconius</i> . . . . .	14	<i>carolina</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	48
<i>aristiona</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	15	<i>cassandra</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	30
<i>aristiona</i> , <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	15	<i>caternaulti</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	32
<i>aristomache</i> , <i>Heliconius doris</i> . . . . .	35	<i>catharinae</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	33
<i>arquata</i> , <i>Eueides isabella</i> . . . . .	55	<i>catharinae</i> , <i>Heliconius burneyi</i> . . . . .	33
<i>arquatus</i> , <i>Eueides isabella</i> . . . . .	55	<i>catulina</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	11
<i>artifex</i> , <i>Heliconius erato phyllis</i> forma . . . . .	48	<i>cephallenia</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	13
<i>artifex</i> , <i>Heliconius phyllis</i> (ab.) . . . . .	48	<i>cephallenia</i> , <i>Heliconius ethilla</i> . . . . .	13
<i>astraea</i> , <i>Heliconius egeria</i> (var.) . . . . .	33	<i>cephallenia</i> , <i>Heliconius eucoma</i> . . . . .	13
<i>astydamia</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	31	<i>charithonia</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Apostrophia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	48, 49
<i>astydamia</i> , <i>Heliconius aoede</i> (var.) . . . . .	31	<i>charithonia</i> , <i>Heliconius charithonia</i> . . . . .	49
<i>atrosecta</i> , <i>Heliconius melpomene</i> (ab.) . . . . .	23	<i>charitonia</i> , <i>Papilio</i> ( <i>Apostrophia</i> , <i>Heliconia</i> , <i>Heliconius</i> ) . . . . .	49
<i>atrosecta</i> , <i>Heliconius melpomene melpomene</i> forma . . . . .	23	<i>charitonia</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	49
<i>atthis</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	20	<i>chestertonii</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	43
<i>augusta</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	46	<i>chestertonii</i> , <i>Heliconius hydarus</i> ( <i>hydarus</i> ) . . . . .	43
<i>augusta</i> , <i>Heliconius melpomene</i> (var.) . . . . .	25	<i>chioneus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	21
<i>augusta</i> , <i>Heliconius melpomene thelxiopeia</i> forma . . . . .	25	<i>chioneus</i> , <i>Heliconius cydno</i> . . . . .	21
<i>aulicus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	14	<i>chiriquensis</i> , <i>Heliconius petiveranus</i> . . . . .	42
<i>aurora</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	16	<i>choarina</i> , <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	30
<i>aurora</i> , <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16	<i>choarinus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	30
 		<i>chrysantis</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	20
<i>bari</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	25	<i>chrysantis</i> , <i>Heliconius anderida zuleika</i> forma . . . . .	20
<i>bari</i> , <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	25	<i>chrysantis</i> , <i>Heliconius clara</i> . . . . .	20
<i>bartletti</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	31	<i>cinereofuscus</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	30
<i>bartletti</i> , <i>Heliconius aoede</i> . . . . .	31	<i>cinereomaculatus</i> , <i>Papilio</i> . . . . .	50
<i>batesi</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	20	<i>clara</i> , <i>Melinaea</i> . . . . .	11
<i>besckei</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	29	<i>clara</i> , <i>Papilio</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Heliconius</i> ) . . . . .	10
<i>bicoloratus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	15	<i>clarescens</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	10
<i>bicoloratus</i> , <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	15	<i>clarescens</i> , <i>Heliconius ismenius</i> . . . . .	10
<i>bidentatus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	20	<i>clarissa</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	10
<i>bouqueti</i> , <i>Heliconius demeter</i> var. . . . .	47	<i>claudia</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	14
<i>bouqueti</i> , <i>Heliconius erato</i> . . . . .	47	<i>claudia</i> , <i>Heliconius ethilla</i> ( <i>eucoma</i> ) . . . . .	13
<i>bourcieri</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	20	<i>cleobaea</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	54
<i>brevimaculata</i> , <i>Heliconius apseudes</i> ab. (var.) . . . . .	40	<i>cleobaea</i> , <i>Eueides cleobaea</i> . . . . .	54
<i>brevimaculata</i> , <i>Heliconius sara</i> . . . . .	40	<i>cleobaea</i> (var.), <i>Eueides</i> . . . . .	55
<i>brevimaculatus</i> , <i>Heliconius sara</i> . . . . .	40	<i>clysonimus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	50
<i>broneus</i> , <i>Heliconius cydno</i> . . . . .	21	<i>clysonyma</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	50
<i>brunnea</i> , <i>Eueides isabella hippolinus</i> forma (ab.) . . . . .	55	<i>clysonymus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	40
<i>buqueti</i> , <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	47	<i>clytia</i> , <i>Heliconia</i> , ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	37
<i>burneyi</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Migonitis</i> ) . . . . .	33	<i>clytia</i> , <i>Heliconius wallacei colon</i> forma . . . . .	37
<i>burneyi</i> , <i>Heliconius burneyi</i> . . . . .	33	<i>clytia</i> , <i>Papilio</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	37

	Seite.		Seite.
<i>cognata</i> , Eueides . . . . .	61	demeter, Heliconius erato . . . . .	47
<i>colepta</i> , Heliconius . . . . .	16	demeter, Heliconius <i>phyllis</i> . . . . .	47
<i>colombina</i> , Heliconius <i>hydarus</i> . . . . .	43	demophon, <i>Heliconia</i> . . . . .	42
<i>colombina</i> , Heliconius <i>petiveranus</i> var. . . . .	43	demophon, Heliconius . . . . .	42
colombinus, Heliconius <i>hydarus</i> . . . . .	43	demophon, Heliconius <i>petiveranus</i> ( <i>petiverana</i> ) . . . . .	42
colon, Heliconius <i>clytia</i> (var.) . . . . .	37	diana, Heliconius <i>melpomene</i> (ab.) . . . . .	24
colon, Heliconius <i>wallacei</i> . . . . .	37	diana, Heliconius <i>melpomene funebris</i> forma . . . . .	24
concinna, Heliconius <i>vulcanus cythera</i> forma . . . . .	28	<i>dianasa</i> , Eueides . . . . .	56
concors, Heliconius <i>felix</i> var. . . . .	18	<i>dianasa</i> , Eueides <i>isabella</i> var . . . . .	56
concors, Heliconius <i>quitalena</i> . . . . .	18	<i>dianasa</i> , <i>Nereis fulva</i> . . . . .	56
concors, Heliconius <i>quitalenus felix</i> . . . . .	18	<i>dianassa</i> , Eueides . . . . .	56
<i>confluens</i> , Heliconius <i>aristiona</i> var. . . . .	15	diffusa, Heliconius <i>silvana silvana</i> forma . . . . .	11
congener, Heliconius . . . . .	38	<i>diffusus</i> , Heliconius . . . . .	11
<i>congenior</i> , Heliconius . . . . .	38	<i>diffusus</i> , Heliconius <i>silvana</i> . . . . .	11
contigua, Heliconius <i>melpomene timareta</i> forma . . . . .	27	diformata, Heliconius <i>cyrbia</i> . . . . .	42
<i>contiguus</i> , Heliconius . . . . .	27	diformata, Heliconius <i>cyrbia cyrbia</i> forma . . . . .	42
<i>contiguus</i> , Heliconius <i>melpomene</i> . . . . .	27	dilata, Heliconius <i>pardalinus radiosus</i> forma . . . . .	17
copiosus, Eueides <i>lampeto</i> . . . . .	57	<i>dilatatus</i> , Heliconius <i>acrotome</i> var. . . . .	17
coralii, Heliconius . . . . .	45	<i>dilatatus</i> , Heliconius <i>pardalinus</i> . . . . .	17
coralii, Heliconius erato <i>callycopis</i> forma . . . . .	45	<i>dionasa</i> , Eueides . . . . .	56
coralii, Heliconius <i>phyllis</i> . . . . .	45	diotrepes, <i>Heliconia</i> . . . . .	22
<i>crenis</i> , <i>Migonitis</i> . . . . .	34	diotrepes, Heliconius <i>cydno galanthus</i> forma . . . . .	22
crispus, Heliconius . . . . .	30	discomaculata, Heliconius <i>anderida zuleika</i> forma . . . . .	20
cupidineus, Heliconius <i>aeode</i> . . . . .	31	<i>discomaculatus</i> , Heliconius . . . . .	20
cybele, Heliconius ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	24	<i>discomaculatus</i> , Heliconius <i>clava</i> . . . . .	20
cybele, Heliconius <i>melpomene</i> . . . . .	24	<i>dismorphia</i> , <i>Blanchardia</i> . . . . .	30
cybele, Heliconius <i>melpomene funebris</i> forma . . . . .	24	<i>dissoluta</i> , Eueides <i>isabella</i> (var.) . . . . .	55
<i>cybelina</i> , Heliconius <i>cybele</i> ab. . . . .	45	dissolutus, Eueides <i>isabella</i> . . . . .	55
<i>cybelina</i> , Heliconius <i>phyllis</i> . . . . .	45	<i>distincta</i> , Heliconius . . . . .	9
<i>cybelina</i> , Heliconius <i>vesta</i> . . . . .	45	diva, Heliconius erato . . . . .	47
cybelinus, Heliconius erato . . . . .	45	<i>divisus</i> , Heliconius <i>antiochus</i> ab. . . . .	30
cydnides, Heliconius <i>cydno</i> (var.) . . . . .	21	doris, Heliconius ( <i>Laparus</i> , <i>Mechanitis</i> , <i>Papilio</i> , <i>Sicyonia</i> ) . . . . .	33, 34
cydno, Heliconius . . . . .	20	doris, Heliconius doris . . . . .	33, 34
cydno, Heliconius <i>cydno</i> . . . . .	20	<i>doris</i> , Heliconius doris . . . . .	35
<i>cyvisca</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	44	doris, Heliconius erato (var.) . . . . .	34
cyrbia, Heliconius ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	42	<i>doris</i> , Heliconius erato var. . . . .	34, 35
cyrbia, Heliconius <i>cyrbia</i> . . . . .	42	<i>doris</i> , <i>Papilio</i> (Heliconius). . . . .	34
cythera, <i>Heliconia</i> . . . . .	28	<i>dryalus</i> , Heliconius . . . . .	12
cythera, Heliconius <i>vulcanus</i> . . . . .	28	dryope, Heliconius erato <i>callycopis</i> forma . . . . .	40
		dryope, Heliconius <i>phyllis</i> (ab.) . . . . .	40
<i>daquanus</i> , Heliconius <i>eucoma</i> var. . . . .	13	<i>dynastes</i> , Eueides . . . . .	55
<i>damysus</i> , Heliconius . . . . .	43	eanes, Eueides . . . . .	61
decolorata, Eueides <i>dianassa</i> forma (ab.) . . . . .	50	eanes, Eueides eanes . . . . .	61
deinia, Heliconius . . . . .	24	eanides, Eueides eanes (ab.) . . . . .	61
deinia, Heliconius erato forma . . . . .	24	edias, Eueides . . . . .	57
deinia, Heliconius <i>melpomene</i> . . . . .	24	edias, Eueides edias . . . . .	57
deinia, Heliconius <i>melpomene funebris</i> forma . . . . .	24	egeria, Heliconius ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	32, 33
delila, Heliconius doris . . . . .	34	egeria, Heliconius egeria . . . . .	32
delila, Heliconius doris doris forma . . . . .	34	egerides, Heliconius egeria (var.) . . . . .	33
delila, Heliconius doris forma (var.) . . . . .	34	elegans, Heliconius . . . . .	10
delila, <i>Nereis festiva</i> . . . . .	34	elegans, Heliconius <i>aristiona</i> . . . . .	16
delila, <i>Migonti</i> . . . . .	34		
demeter, Heliconius . . . . .	17		

	Seite.		Seite
elegans, <i>Heliconius aristiona aurora</i> forma . . . . .	16	<i>eucreato</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	9
eleuchia, <i>Heliconius (Heliconia)</i> . . . . .	38	eulalia, <i>Heliconius melpomene</i> (ab.) . . . . .	26
eleuchia, <i>Heliconius sapho (sappho)</i> . . . . .	38	euphone, <i>Heliconius</i> . . . . .	16
eleusinus, <i>Heliconius</i> . . . . .	38	euphone, <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16
eleusinus, <i>Heliconius sapho (sappho)</i> . . . . .	38	<i>euphone</i> var. $\beta$ , <i>Heliconius</i> . . . . .	16
elevatus, <i>Heliconius</i> . . . . .	25	euphrasius, <i>Heliconius</i> . . . . .	16
elevatus, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	25	euphrasius, <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16
elimaea, <i>Heliconia</i> . . . . .	45	euryades, <i>Heliconius</i> . . . . .	28
elimaea, <i>Heliconius erato calycopis</i> forma . . . . .	45	euryades, <i>Heliconius amaryllis</i> (var.) . . . . .	28
elimaea, <i>Heliconius melpomene</i> var. . . . .	45	euryas, <i>Heliconia (Heliconius)</i> . . . . .	28
elimaea, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	45	euryas, <i>Heliconius amaryllis rosina</i> forma . . . . .	28
elsa, <i>Heliconius clytia</i> (var.) . . . . .	37	euryasces, <i>Eueides</i> . . . . .	58
elsa, <i>Heliconius wallacei wallacei</i> forma . . . . .	37	euryasces, <i>Eueides edias</i> . . . . .	58
emma, <i>Heliconius erato estrella</i> forma . . . . .	46		
emma, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	46	fasciatus, <i>Heliconius</i> . . . . .	9
<i>emmelina</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	31	fasciatus, <i>Heliconius ismenius</i> . . . . .	9
ennius, <i>Heliconius</i> . . . . .	18	<i>fasciatus</i> , <i>Papilio</i> . . . . .	59
epicydnides, <i>Heliconius cydno</i> (var.) . . . . .	21	farragosa, <i>Eueides eanes</i> ab. . . . .	61
epicydnides, <i>Heliconius cydno cydnides</i> forma . . . . .	21	farragosa, <i>Eueides eanes eanides</i> forma . . . . .	61
<i>epiphyllis</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	29	faunus, <i>Heliconius</i> . . . . .	9
erato, <i>Heliconius (Migonitis, Papilio)</i> . . . . .	43, 44	faunus, <i>Heliconius ismenius</i> . . . . .	9
erato, <i>Heliconius (Heliconia, Papilio)</i> . . . . .	31, 34, 35, 36	faustina, <i>Heliconius</i> . . . . .	24
erato, <i>Heliconius doris</i> var. . . . .	34	faustina, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	24
erato, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	43, 44	faustina, <i>Heliconius melpomene funebris</i> forma . . . . .	24
eratonia, <i>Heliconius doris viridis</i> forma . . . . .	36	favorinus, <i>Heliconius</i> . . . . .	42
eratonius, <i>Heliconius erato</i> (var. . . . .	36	felderi, <i>Eueides eanes</i> (ab.) . . . . .	61
erebia, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	27	felix, <i>Heliconius</i> . . . . .	18
erebia, <i>Heliconius timareta</i> ab. . . . .	27	felix, <i>Heliconius quitaleña</i> . . . . .	18
erebius, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	27	felix, <i>Heliconius quitaleñus</i> . . . . .	18
ergatis, <i>Heliconia</i> . . . . .	33	flavescens, <i>Heliconius clytia</i> (var.) . . . . .	37
erythraea, <i>Heliconia (Heliconius)</i> . . . . .	44	flavescens, <i>Heliconius wallacei colon</i> forma . . . . .	37
erythraea, <i>Heliconius erato</i> forma . . . . .	44	<i>flavidus</i> , <i>Heliconius eucoma</i> . . . . .	12
erythraea, <i>Heliconius melpomene</i> var. . . . .	44	<i>flavidus</i> , <i>Heliconius metalilis</i> . . . . .	12
erythraea, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	44	flavofasciata, <i>Heliconius ethilla eucomus</i> forma . . . . .	12
erythrea, <i>Heliconius erato erato</i> forma . . . . .	44	<i>flavofasciatus</i> , <i>Heliconius eucoma</i> (var.) . . . . .	12
erythrea, <i>Papilio (Migonitis)</i> . . . . .	44	flavomaculata, <i>Heliconius narcaea narcaea</i> forma . . . . .	9
erythrea var., <i>Heliconius</i> . . . . .	46	<i>flavomaculatus</i> , <i>Heliconius narcaea</i> (var.) . . . . .	9
estrella, <i>Heliconius</i> . . . . .	46	florida, <i>Heliconius aristiona aurora</i> forma . . . . .	16
estrella, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	46	<i>floridus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	16
estrella, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	46	<i>floridus</i> , <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16
estrella, <i>Heliconius vesta</i> forma . . . . .	46	formosus, <i>Heliconius</i> . . . . .	30
ethilla, <i>Heliconius (Heliconia)</i> . . . . .	12	formosus, <i>Heliconius hecalesia</i> . . . . .	30
ethilla, <i>Heliconius ethilla</i> . . . . .	12	fornarina, <i>Heliconius</i> . . . . .	20
<i>etholea</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	19	fornarina, <i>Heliconius anderida</i> . . . . .	20
ethra, <i>Heliconius (Eueides, Heliconia)</i> . . . . .	11, 12	fornarina, <i>Heliconius clara</i> . . . . .	20
ethra, <i>Heliconius silvana</i> . . . . .	11, 12	fortunatus, <i>Heliconius</i> . . . . .	18
etylus, <i>Heliconius</i> . . . . .	46	fortunatus, <i>Heliconius fortunatus</i> . . . . .	18
etylus, <i>Heliconius erato estrella</i> forma . . . . .	46	<i>fritschei</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	9
etylus, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	46	fruhstorferi, <i>Heliconius</i> . . . . .	49
euclea, <i>Heliconius (Heliconia)</i> . . . . .	20	fulgidus, <i>Heliconius sara</i> . . . . .	41
<i>eucoma</i> , <i>Eueides (Heliconia, Heliconius)</i> . . . . .	12	<i>fuliginosa</i> , <i>Eueides lampeto</i> ab. . . . .	56
eucomus, <i>Heliconius ethilla</i> . . . . .	12	fuliginosus, <i>Eueides lampeto</i> . . . . .	56
<i>eucrate</i> , <i>Mechanitis (Heliconius)</i> . . . . .	9	funebris, <i>Heliconius</i> . . . . .	24

	Seite.		Seite.
funebriis, Heliconius <i>erato</i> forma . . . . .	24	hippolyte, Heliconius melpomene . . . . .	24
funebriis, Heliconius melpomene . . . . .	24	hippolyte, Heliconius melpomene tyche forma. . . . .	24
<i>gaea</i> , Heliconius . . . . .	24	holcophora, Heliconius anderida semiphorus forma. . . . .	19
galanthus, Heliconius . . . . .	21, 22	holcophorus, Heliconius <i>clara</i> . . . . .	19
galanthus, Heliconius cydno . . . . .	21, 22	holcophorus, Heliconius semiphorus ab. . . . .	19
geminata, Heliconius numatus superioris forma . . . . .	11	hortense, Heliconius ( <i>Heliconia</i> ). . . . .	50
geminatus, Heliconius . . . . .	11	<i>hortensia</i> , <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ). . . . .	50
geminatus, Heliconius <i>numata</i> . . . . .	11	huebneri, Heliconius burneyi (var.) . . . . .	33
godmani, Heliconius . . . . .	31	hübneri, Eueides . . . . .	55
gordius, Heliconius . . . . .	11	hübneri, Eueides isabella. . . . .	55
gordius, Heliconius numatus ( <i>numata</i> ) . . . . .	11	hyas, Heliconius . . . . .	33
gracilis, Eueides aliphera . . . . .	59	hyas, Heliconius egeria . . . . .	33
gradatus, Heliconius . . . . .	13	<i>hydara</i> , <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	43
gradatus, Heliconius gradatus . . . . .	13	hydarus, Heliconius . . . . .	43
<i>guarica</i> , Heliconius . . . . .	43	hydarus, Heliconius hydarus . . . . .	43
<i>guarica</i> , Heliconius <i>hydara</i> . . . . .	43	hygiana, <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ). . . . .	50
guaricus, Heliconius hydarus . . . . .	43	hygiana, Heliconius clysonymus ( <i>clysonimus</i> ) . . . . .	50
<i>guayana</i> , Heliconius . . . . .	43	<i>hypna</i> , Heliconius . . . . .	28
guiensis, Heliconius <i>numata</i> (ab.) . . . . .	10	<i>hypsiphyle</i> , Eueides . . . . .	59
guiensis, Heliconius numatus numatus . . . . .	10	idalion, Heliconius . . . . .	16
gustavi, Heliconius <i>cydno</i> . . . . .	22	idalion, Heliconius aristiona . . . . .	16
gustavi, Heliconius weymeri forma . . . . .	22	<i>illustris</i> , Heliconius <i>mirus</i> var. . . . .	14
<i>gynaesia</i> , <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	30	immoderata, Heliconius ismenius ismenius forma . . . . .	9
gynaesius, Heliconius hecalesia . . . . .	30	<i>incarnata</i> , Heliconius aglaope var. . . . .	26
<i>haenschi</i> , Heliconius cydno (ab.) . . . . .	21	<i>infuscata</i> , Heliconius <i>eucreata</i> var. . . . .	9
<i>haenschi</i> , Heliconius cydno alithea forma . . . . .	21	<i>interrupta</i> , Heliconius . . . . .	21
<i>hagar</i> , Heliconius . . . . .	37	isabella, Eueides ( <i>Epimetes</i> , <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	54, 55
hahneli, Heliconius . . . . .	21	isabella, Eueides . . . . .	54
hahneli, Heliconius cydno . . . . .	21	isabella, Eueides isabella. . . . .	54
hecale, Heliconius ( <i>Ajantis Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ). . . . .	15	<i>isabellae</i> , Eueides. . . . .	55
<i>hecalesia</i> , Heliconius . . . . .	30	isabellinus, Heliconius <i>aurora</i> var. . . . .	10
hecalesia, Heliconius ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	30	isabellinus, Heliconius <i>numata</i> var. . . . .	10
hecalesia, Heliconius hecalesia. . . . .	30	isabellinus, Heliconius numatus . . . . .	10
hecuba, Heliconius ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	30	<i>isaea</i> , <i>Migonitis</i> . . . . .	33
heliconioides, Eueides. . . . .	60, 61	<i>ismenia</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	9
heliconioides, Eueides heliconioides . . . . .	61	ismenius, Heliconius . . . . .	9
<i>heliconioides</i> var. ♂, Eueides . . . . .	61	ismenius, Heliconius ismenius . . . . .	9
<i>heraldicus</i> , Eueides <i>thales</i> . . . . .	60	ithaka, Heliconius . . . . .	17
hermanni, Heliconius ismenius (ab., var.) . . . . .	9	ithaka, Heliconius ithaka. . . . .	17
hermathena, Heliconius ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	48	jonas, Heliconius . . . . .	18
hermogenes, <i>Heliconia</i> . . . . .	21	jonas, Heliconius <i>quitalena</i> . . . . .	18
hermogenes, Heliconius cydno . . . . .	21	jonas, Heliconius quitalenus sisyphus forma . . . . .	18
heuriippa, <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	22	jucunda, Heliconius anderida zuleika forma . . . . .	20
hewitsoni, Heliconius ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	38	<i>jucundus</i> , Heliconius <i>clara</i> . . . . .	20
hierax, Heliconius ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	36	<i>jucundus</i> , Heliconius zuleika var. . . . .	20
hímera, Heliconius ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	41	<i>judith</i> , Heliconius . . . . .	25
<i>hippocrene</i> , Heliconius . . . . .	32	juno, Heliconius cyrbia (var.) . . . . .	42
hippola, Heliconius . . . . .	10	<i>juntana</i> , Heliconius <i>eucoma</i> . . . . .	13
hippola, Heliconius hippola . . . . .	10	juntanus, Heliconius ethilla. . . . .	13
hippolinus, Eueides . . . . .	55	<i>jussa</i> , Heliconius . . . . .	24
hippolinus, Eueides isabella. . . . .	55	<i>justina</i> , Heliconius . . . . .	24

	Seite.		Seite
karschi, <i>Heliconius melpomene</i> (ab.) . . . . .	23	<i>maccenas</i> , <i>Heliconius numata</i> var. . . . .	11
karschi, <i>Heliconius melpomene melpomene</i> forma. . . . .	23	maeon, <i>Heliconius</i> . . . . .	17
<i>künowii</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	57	maeon, <i>Heliconius pardalinus</i> . . . . .	17
lampeto, <i>Eueides</i> . . . . .	56, 57	<i>magdalena</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	40, 41
lampeto, <i>Eueides lampeto</i> . . . . .	57	<i>magdalena</i> , <i>Heliconius apseudes</i> var. . . . .	40
lativitta, <i>Heliconius</i> . . . . .	47	<i>magnifica</i> , <i>Heliconius phyllis</i> (var.) . . . . .	46
lativitta, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	47	magnificus, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	46
lativitta, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	47	margarita, <i>Heliconius melpomene</i> (ab.) . . . . .	27
latus, <i>Heliconius paraensis</i> . . . . .	14	margarita, <i>Heliconius melpomene penelope</i> forma. . . . .	27
latus, <i>Heliconius paraensis</i> var. . . . .	14	margaritifera, <i>Eueides isabella hippolinus</i> forma. . . . .	55
leda, <i>Heliconius erato erato</i> forma. . . . .	44	marius, <i>Heliconius</i> . . . . .	17
leda, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	44	marius, <i>Heliconius ithaka</i> . . . . .	17
leda, <i>Heliconius vesta</i> ab. . . . .	44	<i>mars</i> , <i>Heliconius erato</i> var. . . . .	34
lenaeus, <i>Heliconius</i> . . . . .	16	mavors, <i>Heliconius numatus</i> ( <i>numata</i> ) . . . . .	11
lenaeus, <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16	mavors, <i>Heliconius superioris</i> var. . . . .	11
leopardus, <i>Heliconius</i> . . . . .	14	melanippe, <i>Heliconius melpomene</i> (var.) . . . . .	25
leopardus, <i>Heliconius novatus</i> . . . . .	14	melanippe, <i>Heliconius melpomene thelxiopeia</i> forma. . . . .	25
leopardus, <i>Heliconius novatus novatus</i> forma. . . . .	14	melanops, <i>Heliconius numata</i> (var.) . . . . .	10
leucadia, <i>Heliconius</i> . . . . .	39	melanops, <i>Heliconius numatus numatus</i> forma . . . . .	10
leucadia, <i>Heliconius leucadia</i> . . . . .	39	melete, <i>Heliconius</i> . . . . .	32
leuce, <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ). . . . .	38	melete, <i>Heliconius xanthocles</i> . . . . .	32
leuce, <i>Heliconius sapho</i> ( <i>sappho</i> ) . . . . .	38	melicerta, <i>Heliconius</i> . . . . .	19
<i>leucomma</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	60	melicerta, <i>Heliconius anderida</i> . . . . .	19
libitina, <i>Eueides</i> . . . . .	59	melior, <i>Heliconius bartletti</i> var. . . . .	32
libitina, <i>Eueides lineatus</i> . . . . .	59	melior, <i>Heliconius xanthocles</i> . . . . .	32
lindigii, <i>Heliconius</i> . . . . .	33	melittus, <i>Heliconius</i> . . . . .	32
lindigii, <i>Heliconius burneyi</i> . . . . .	33	melittus, <i>Heliconius xanthocles</i> . . . . .	32
<i>lincata</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	59	melpomene, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Lafarus</i> , <i>Papilio</i> , <i>Phlogris</i> , <i>Sunias</i> ) . . . . .	23
lineatus, <i>Eueides</i> . . . . .	59	<i>melpomene</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	28, 43
lineatus, <i>Eueides lineatus</i> . . . . .	59	melpomene, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	23
<i>locris</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	47	melpomenides, <i>Heliconius melpomene</i> (ab.) . . . . .	23
<i>longarena</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	30	melpomenides, <i>Heliconius melpomene melpomene</i> forma. . . . .	23
longareus, <i>Heliconius</i> . . . . .	30	mentor, <i>Heliconius</i> . . . . .	13
lucescens, <i>Heliconius pardalinus</i> (var.) . . . . .	17	mentor, <i>Heliconius ethilla</i> . . . . .	13
lucia, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> , <i>Sunias</i> ) . . . . .	23	mentor, <i>Heliconius eucoma</i> . . . . .	13
lucia, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	23	<i>mereaui</i> , <i>Colaenis</i> ( <i>Eueides</i> ). . . . .	58
lucia, <i>Heliconius melpomene melpomene</i> forma . . . . .	23	<i>mereaui</i> , <i>Semelia</i> var. . . . .	58
lucinda, <i>Heliconius melpomene</i> (var.) . . . . .	23	messene, <i>Heliconius</i> . . . . .	16
lucinda, <i>Heliconius melpomene melpomene</i> forma. . . . .	23	messene, <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16
lucretius, <i>Heliconius</i> . . . . .	31	<i>metabilis</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	13
lucretius, <i>Heliconius aoede</i> . . . . .	31	metalilis, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	13
lucretius, <i>Heliconius bartletti</i> forma . . . . .	31	metalilis, <i>Heliconius ethilla</i> . . . . .	13
luminosa, <i>Heliconius doris viridis</i> forma . . . . .	36	metalilis, <i>Heliconius eucoma</i> . . . . .	13
luminosus, <i>Eueides edias</i> . . . . .	58	metaphorus, <i>Heliconius</i> . . . . .	11
<i>luminosus</i> , <i>Heliconius erato</i> . . . . .	36	metaphorus, <i>Heliconius silvana</i> . . . . .	11
lybia, <i>Eueides</i> ( <i>Cethosia</i> , <i>Colaenis</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	59	metellus, <i>Heliconius</i> . . . . .	14
lybia, <i>Eueides lybia</i> . . . . .	59	metellus, <i>Heliconius vetustus</i> . . . . .	14
lybioides, <i>Eueides</i> . . . . .	60	<i>methame</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	31
lybioides, <i>Eueides lybia</i> . . . . .	60	metharme, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	31
lyrcaeus, <i>Heliconius</i> . . . . .	10	metharmina, <i>Heliconius doris doris</i> forma . . . . .	34
lyrcaeus, <i>Heliconius hippola</i> . . . . .	10		

	Seite.		Seite.
metharmina, <i>Heliconius erato</i> (ab.) . . . . .	34, 35	<i>ocannus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	39
<i>mexicana</i> , <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	42	<i>ocannus</i> , <i>Heliconius antiochus</i> . . . . .	39
<i>mexicanus</i> , <i>Papilio</i> . . . . .	42	octavia, <i>Heliconius</i> . . . . .	30
<i>milesia</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	25	<i>olede</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	32
mimulinus, <i>Heliconius</i> . . . . .	37	olympia, <i>Eueides</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	60
mimulinus, <i>Heliconius clytia</i> . . . . .	37	ottonis, <i>Heliconius erato anacreon</i> forma . . . . .	48
mimulinus, <i>Heliconius wallacei</i> . . . . .	37	ottonis, <i>Heliconius phyllis</i> (ab.) . . . . .	48
mira, <i>Heliconius novatus novatus</i> forma . . . . .	14	pachinus, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	22
mirabilis, <i>Heliconius melpomene</i> (ab.) . . . . .	26	<i>pachynus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	22
mirabilis, <i>Heliconius melpomene aglaope</i> forma . . . . .	26	<i>palantes</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	45
mirificus, <i>Heliconius silvana</i> . . . . .	12	<i>palantia</i> , <i>Heliconius erato</i> forma . . . . .	45
<i>mirus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	14	pallens, <i>Eueides vibilia</i> ab. . . . .	58
<i>mirus</i> , <i>Heliconius novatus</i> . . . . .	14	pallens, <i>Eueides vibilia vibilia</i> forma . . . . .	58
modesta, <i>Heliconius vulcanus</i> (ab.) . . . . .	28	palmata, <i>Heliconius erato estrella</i> forma . . . . .	46
modesta, <i>Heliconius vulcanus cythera</i> forma . . . . .	28	paraensis, <i>Heliconius</i> . . . . .	13, 14
<i>modestus</i> , <i>Heliconius vulcanus</i> . . . . .	28	paraensis, <i>Heliconius paraensis</i> . . . . .	14
molina, <i>Heliconius</i> . . . . .	43	<i>paranapuræ</i> , <i>Heliconius apseudes</i> var. . . . .	38
molina, <i>Heliconius hydarus</i> . . . . .	43	paraplesius, <i>Heliconius</i> . . . . .	32
montanus, <i>Heliconius</i> . . . . .	50	paraplesius, <i>Heliconius xanthocles</i> . . . . .	32
montanus, <i>Heliconius clysonymus</i> ( <i>clysonimus</i> ). . . . .	50	pardalinus, <i>Heliconius</i> . . . . .	17
<i>mutabilis</i> , <i>Heliconius thelxiope</i> var. . . . .	24	pardalinus, <i>Heliconius eucoma</i> var. . . . .	17
nanna, <i>Heliconius</i> . . . . .	29	pardalinus, <i>Heliconius pardalinus</i> . . . . .	17
narcaea, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ). . . . .	8, 9	parvimaculata, <i>Heliconius clytia</i> (ab.) . . . . .	37
narcaea, <i>Heliconius narcaea</i> . . . . .	9	parvimaculata, <i>Heliconius wallacei colon</i> forma . . . . .	37
nattereri, <i>Heliconius</i> . . . . .	49	<i>pasithoe</i> , <i>Papilio</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Heliconius</i> ) . . . . .	15
<i>nigra</i> , <i>Heliconius doris</i> - . . . . .	35	pavana, <i>Eueides</i> . . . . .	58, 59
nigrofasciata, <i>Heliconius ennius</i> forma . . . . .	18	<i>pellucida</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	55
<i>nigrofasciatus</i> , <i>Heliconius ennius</i> (var.) . . . . .	18	<i>pellucida</i> , <i>Eueides isabella</i> . . . . .	55
nocturna, <i>Heliconius hydara</i> (ab.) . . . . .	43	pellucidus, <i>Eueides isabella</i> . . . . .	55
nocturna, <i>Heliconius hydarus chertertonii</i> forma . . . . .	43	<i>pelopeia</i> , <i>Heliconius melpomene</i> ab. . . . .	27
notabilis, <i>Heliconius</i> . . . . .	42	penelamanda, <i>Heliconius melpomene penelope</i> forma . . . . .	27
notabilis, <i>Heliconius xenoclea</i> . . . . .	42	penelamanda, <i>Heliconius penelope</i> (ab.) . . . . .	27
novatus, <i>Heliconius</i> . . . . .	14	penelope, <i>Heliconius</i> . . . . .	26
novatus, <i>Heliconius novatus</i> . . . . .	14	penelope, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	26, 27
nubifer, <i>Heliconius</i> . . . . .	11	penelopeia, <i>Heliconius melpomene</i> (ab.) . . . . .	27
nubifer, <i>Heliconius numatus</i> ( <i>numata</i> ) . . . . .	11	penelopeia, <i>Heliconius melpomene penelope</i> forma . . . . .	27
<i>numata</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	10	personata, <i>Eueides isabella hippolinus</i> forma . . . . .	55
numatus, <i>Heliconius</i> . . . . .	10	<i>peruana</i> , <i>Heliconius aristiona</i> var. . . . .	15
numatus, <i>Heliconius numatus</i> . . . . .	10	<i>peruviana</i> , <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	49
numismaticus, <i>Heliconius ethilla</i> . . . . .	12	peruvianus, <i>Heliconius charithonia</i> . . . . .	49
numismaticus, <i>Heliconius eucoma</i> (var.) . . . . .	12	<i>petiverana</i> , <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	42
oberthüri, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	44	petiveranus, <i>Heliconius</i> . . . . .	42
oberthüri, <i>Heliconius erato erato</i> forma . . . . .	44	<i>petiveranus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	28, 43
obscura, <i>Heliconius doris viridis</i> forma . . . . .	36	petiveranus, <i>Heliconius petiveranus</i> . . . . .	42
<i>obscurus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	36	<i>petiverca</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	42
<i>obscurus</i> , <i>Heliconius erato</i> (var.) . . . . .	36	phalaris, <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16
obscurior, <i>Heliconius mirus</i> (var.) . . . . .	15	phalaris, <i>Heliconius bicoloratus</i> var. . . . .	16
obscurior, <i>Heliconius novatus</i> . . . . .	15	<i>philadelphus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	45
<i>ocania</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	11	<i>phyllides</i> , <i>Heliconius phyllis</i> (forma) . . . . .	48
<i>ocanna</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	11	phyllidis, <i>Heliconius</i> . . . . .	48
ocannensis, <i>Heliconius antiochus</i> . . . . .	39	phyllidis, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	48
		phyllidis, <i>Heliconius erato phyllis</i> forma . . . . .	48

	Seite.		Seite.
phyllis, Heliconius ( <i>Heliconia</i> , <i>Heliconie</i> , <i>Laparus</i> , <i>Mechanitis</i> , <i>Sunias</i> ) . . . . .	47	rubra, Heliconius <i>vesta</i> var. . . . .	26
phyllis, Heliconius erato . . . . .	47	rufolimbata, Heliconius melpomene vicinus forma . . . . .	26
phyllus, <i>Heliconia</i> . . . . .	47	rufolimbatus, Heliconius . . . . .	26
piera, Heliconius. . . . .	22	rufolimbatus, Heliconius melpomene . . . . .	26
pione, <i>Eueides</i> . . . . .	10	salvini, Heliconius. . . . .	39
pluto, <i>Eueides eanes</i> ab. . . . .	61	salvini, Heliconius antiochus . . . . .	39
pluto, <i>Eueides eanes eanides</i> forma . . . . .	61	sanguinea, Heliconius erato anactorie forma . . . . .	47
pluto, <i>Eueides eanes felderi</i> ab. . . . .	61	sanguineus, Heliconius anactorie ab. . . . .	47
pluto, Heliconius melpomene . . . . .	27	sanguineus, Heliconius <i>phyllis</i> . . . . .	47
pluto, Heliconius melpomene penelope forma . . . . .	27	sapho, Heliconius ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ). . . . .	37, 38
pochinus, Heliconius . . . . .	22	sapho, Heliconius sapho . . . . .	38
polychrous, Heliconius . . . . .	9	sappho, Heliconius ( <i>Ajantis</i> , <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ). . . . .	38
polychrous, Heliconius narcaea (var.) . . . . .	9	sara, Heliconius ( <i>Laparus</i> , <i>Papilio</i> ). . . . .	40
praelautus, Heliconius numatus . . . . .	10	sara, <i>Heliconia</i> ( <i>Sicyonia</i> ) . . . . .	37, 40
pretiosa, Heliconius aristiona staudingeri forma . . . . .	17	sara, Heliconius sara . . . . .	40
pretiosus, Heliconius staudingeri (var.) . . . . .	17	sara, Heliconius sara . . . . .	41
primularis, Heliconius. . . . .	38	sara, <i>Nereis caerulea</i> . . . . .	37, 40
primularis, Heliconius sapho ( <i>sappho</i> ) . . . . .	38	sara var., <i>Heliconia</i> . . . . .	37
procula, <i>Eueides</i> . . . . .	58	satis, Heliconius . . . . .	9
pseudamaryllis, Heliconius amaryllis var. . . . .	42	satis, Heliconius narcaea (var.) . . . . .	9
pseudorhea, Heliconius . . . . .	39	schulzi, Heliconius. . . . .	14
pseudorhea, Heliconius leucadia . . . . .	39	seitz, <i>Eueides isabella</i> . . . . .	55
pythagoras, <i>Eueides</i> . . . . .	60	semiflavida, Heliconius ethilla mentor forma . . . . .	13
pythagoras, <i>Eueides tales</i> . . . . .	60	semiflavidus, Heliconius eucoma . . . . .	13
quitrina, <i>Papilio</i> . . . . .	34	semiflavidus, Heliconius metalilis var. . . . .	13
quitaleña, <i>Heliconia</i> (Heliconius). . . . .	18	semiphorus, Heliconius anderida . . . . .	19
quitaleñus, Heliconius. . . . .	18	semiphorus, Heliconius clara . . . . .	19
quitaleñus, Heliconius quitaleñus. . . . .	18	semiphorus, Heliconius metaphorus var. . . . .	19
radiatus, Heliconius . . . . .	26	seraphion, Heliconius. . . . .	16
radiosus, Heliconius . . . . .	17	seraphion, Heliconius aristiona . . . . .	16
radiosus, Heliconius pardalinus . . . . .	17	seraphion, Heliconius aristiona aurora forma . . . . .	16
rhea, Heliconius ( <i>Papilio</i> ). . . . .	40, 41	sergestus, Heliconius . . . . .	18
rhea, Heliconius sara . . . . .	40	sikinos, Heliconius . . . . .	16
richardi, Heliconius melpomene . . . . .	27	silvana, Heliconius ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	11
richardi, Heliconius melpomene timareta forma . . . . .	27	silvana, Heliconius silvana . . . . .	11
richardi, Heliconius timareta ab. . . . .	27	simplex, Heliconius erato estrella forma . . . . .	46
ricini, <i>Eueides</i> ( <i>Apostraphia</i> , <i>Heliconia</i> , <i>Heliconius</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	56	sisyphus, Heliconius . . . . .	18
ricini, <i>Papilio</i> . . . . .	34	sisyphus, Heliconius quitaleñus ( <i>quitaleña</i> ) . . . . .	18
riffarthi, <i>Eueides eanes</i> (ab.) . . . . .	61	sotericus, Heliconius . . . . .	50
riffarthi, Heliconius melpomene . . . . .	26	sotericus, Heliconius telesiphe (var.) . . . . .	50
robigus, Heliconius ( <i>Heliconias</i> ) . . . . .	11	spadicarius, Heliconius. . . . .	14
robigus, Heliconius silvana . . . . .	11	splendida, Heliconius aristiona aristiona forma . . . . .	15
rosina, <i>Heliconia</i> (Heliconius) . . . . .	28	splendidus, Heliconius aristiona (var.) . . . . .	15
rosina, Heliconius amaryllis. . . . .	28	spoliata <i>Eueides isabella hübneri</i> forma (ab.) . . . . .	55
roxane, <i>Papilio</i> . . . . .	47	sprucei, Heliconius. . . . .	40
rubellius, Heliconius . . . . .	22	sprucei, Heliconius sara . . . . .	40
rubescens, Heliconius melpomene riffarthi forma . . . . .	26	spurius, Heliconius. . . . .	18
rubra, Heliconius doris ( <i>erato</i> forma) . . . . .	34	spurius, Heliconius fortunatus . . . . .	18
rubra, Heliconius melpomene aglaope forma . . . . .	26	staudingeri, Heliconius . . . . .	17
		staudingeri, Heliconius aristiona . . . . .	17
		stübels, Heliconius cydno. . . . .	22
		stübels, Heliconius cydno galanthus forma . . . . .	22

	Seite.		Seite.
subcydnides, <i>Heliconius cydno</i> (var.) . . . . .	21	theudela, <i>Heliconius sara</i> . . . . .	41
subcydnides, <i>Heliconius cydno cydnides</i> forma . . . . .	21	thielei, <i>Heliconius gradatus</i> (var.) . . . . .	13
subnubilus, <i>Heliconius novatus</i> . . . . .	14	<i>thyana</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	59
<i>sulphurea</i> , <i>Heliconius clytia</i> var. . . . .	37	timaeus, <i>Heliconius</i> . . . . .	15
sulphureus, <i>Heliconius</i> . . . . .	13	timaeus, <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	15
superioris, <i>Heliconius</i> . . . . .	11	timareta, <i>Heliconia</i> . . . . .	27
<i>superioris</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	11	timareta, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	27
superioris, <i>Heliconius numatus</i> ( <i>numata</i> ). . . . .	11	tithoreides, <i>Heliconius</i> . . . . .	17
surdus, <i>Eueides tales</i> ( <i>thales</i> ) . . . . .	60	tithoreides, <i>Heliconius pardalinus</i> . . . . .	17
<i>sylvana</i> , <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	11	<i>tlason</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	16
tales, <i>Eueides</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	60	transiens, <i>Heliconius doris</i> . . . . .	36
tales, <i>Eueides tales</i> . . . . .	60	transiens, <i>Heliconius erato</i> (var.) . . . . .	36
<i>tamarinda</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	21	tristis, <i>Heliconius petiverana</i> (ab.) . . . . .	43
tarapotensis, <i>Heliconius aristiona</i> . . . . .	16	tristis, <i>Heliconius petiveranus demophoon</i> forma . . . . .	43
tecta, <i>Heliconius doris doris</i> forma . . . . .	34	tyche, <i>Heliconius melpomene</i> (var.) . . . . .	24
tecta, <i>Heliconius erato</i> (ab.) . . . . .	34	tyndarus, <i>Heliconius</i> . . . . .	12
telchinia, <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ) . . . . .	10	tyndarus, <i>Heliconius ethilla</i> . . . . .	12
telchinia, <i>Heliconius ismenius</i> . . . . .	10	tyndarus, <i>Heliconius eucoma</i> . . . . .	12
telesiphe, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	50	udalrica, <i>Heliconius</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	44
telesiphe, <i>Heliconius telesiphe</i> . . . . .	50	udalrica, <i>Heliconius andremona</i> var. . . . .	44
tellus, <i>Heliconia vesta</i> . . . . .	45	udalrica, <i>Heliconius erato erato</i> forma . . . . .	44
tellus, <i>Heliconius erato</i> . . . . .	45	udalrica, <i>Heliconius melpomene</i> var. . . . .	44
tellus, <i>Heliconius erato erato</i> forma . . . . .	45	udalrica, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	44
temerinda, <i>Heliconia</i> . . . . .	21	udalrica var., <i>Heliconia vesta</i> . . . . .	44
temerinda, <i>Heliconius cydno</i> . . . . .	21	ulrica, <i>Migonitis</i> . . . . .	44
<i>temerinda</i> , <i>Heliconius cydno</i> . . . . .	21	unifasciatus, <i>Eueides</i> . . . . .	58
<i>thales</i> , <i>Eueides</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	60	unifasciatus, <i>Eueides vibilia</i> . . . . .	55
<i>thales</i> , <i>Nereis festiva</i> . . . . .	60	unimaculata, <i>Heliconia</i> . . . . .	20
<i>thales</i> var., <i>Eueides</i> . . . . .	61	unimaculata, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	26
<i>thalestris</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	60	unimaculata, <i>Heliconius melpomene aglaope</i> forma. . . . .	26
thamar, <i>Heliconius</i> ( <i>Sicyonia</i> ) . . . . .	40	<i>urania</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Papilio</i> ) . . . . .	15
thamar, <i>Heliconius sara</i> . . . . .	40	vala, <i>Heliconius</i> . . . . .	32
thamar, <i>Nereis caerulea</i> . . . . .	40	vala, <i>Heliconius paraplesius</i> forma . . . . .	32
thelxiope, <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Migonitis</i> ). . . . .	25	vala, <i>Heliconius xanthocles</i> . . . . .	32
thelxiope, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	25	<i>vedius</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	31
thelxiope, <i>Nereis festiva</i> . . . . .	25	vegetissima, <i>Eueides isabella pellucida</i> ab. . . . .	55
<i>thelxiope-aglaope</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	25, 26	vegetissima, <i>Eueides isabella pellucidus</i> forma . . . . .	55
<i>thelxiope-cybele</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	24, 26	venus, <i>Heliconius</i> . . . . .	42
<i>thelxiope-lucia</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	23, 25	venus, <i>Heliconius cyrbia</i> . . . . .	42
<i>thelxiope-melpomene</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	23, 46	venusta, <i>Heliconius erato anactorie</i> forma . . . . .	47
<i>thelxiope-potelamanda</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	27	venustus, <i>Heliconius</i> . . . . .	47
<i>thelxiope-potelamanda</i> (var.), <i>Heliconia</i> . . . . .	27	venustus, <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	47
<i>thelxiope</i> var., <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> ) . . . . .	24, 25, 26	veraepacis, <i>Heliconius</i> . . . . .	41
<i>thelxiope-comustus</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	47	veraepacis, <i>Heliconius rhea</i> var. . . . .	41
thelxiopeia, <i>Heliconia</i> . . . . .	25	veraepacis, <i>Heliconius sara</i> . . . . .	41
thelxiopeia, <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	25	versicolor, <i>Heliconius</i> . . . . .	18
thelxiopeia, <i>Heliconius thelxiope</i> ab. (var.) . . . . .	25	versicolor, <i>Heliconius quitaleus</i> ( <i>quitaleus</i> ) . . . . .	18
<i>thelxiopeia</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	25	<i>vesta</i> , <i>Heliconius</i> ( <i>Heliconia</i> , <i>Papilio</i> ) . . . . .	44
<i>thelxiopeia-aglaopeta</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	25	<i>vesta</i> , <i>Heliconius phyllis</i> . . . . .	44
<i>thetis</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	31	<i>vesta</i> , <i>Nereis festiva</i> . . . . .	45
<i>thetis</i> , <i>Heliconius doris</i> ab. . . . .	31	<i>vesta-amazona</i> (var.), <i>Heliconia</i> . . . . .	44, 45
theudela, <i>Heliconia</i> ( <i>Heliconius</i> ). . . . .	41		



	Seite.		Seite
<i>vesta-andremona</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	44	<i>vulgiformis</i> , <i>Eueides edias</i> . . . . .	58
<i>vesta-aphrodyte</i> (var.), <i>Heliconia</i> . . . . .	24, 27	<i>wallacei</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	36
<i>vesta-callycopis</i> (var.), <i>Heliconia</i> . . . . .	45, 46	<i>wallacei</i> , <i>Heliconius dlytia</i> (var.) . . . . .	36
<i>vesta-erythraea</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	44	<i>wallacei</i> , <i>Heliconius wallacei</i> . . . . .	36
<i>vesta-estrella</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	46, 47	<i>weymeri</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	22
<i>vesta-leda</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	44	<i>weymeri</i> , <i>Heliconius cydno</i> . . . . .	22
<i>vesta-melpomene</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	46, 48	<i>xanthica</i> , <i>Heliconius anderida zuleika</i> forma . . . . .	20
<i>vesta-uldavica</i> var., <i>Heliconia</i> . . . . .	44	<i>xanthicus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	20
<i>vesta-venustus</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	47	<i>xanthicus</i> , <i>Heliconius clara</i> . . . . .	20
<i>vestalis</i> , <i>Heliconius vesta</i> var. . . . .	46	<i>xanthicus</i> , <i>Heliconius jucundus</i> var. . . . .	20
<i>vetustus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	14	<i>xanthicus</i> , <i>Heliconius zuleika</i> var. . . . .	20
<i>vetustus</i> , <i>Heliconius vetustus</i> . . . . .	14	<i>xanthoceras</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	44
<i>vialis</i> , <i>Eueides vibilia</i> . . . . .	58	<i>xanthocles</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	32
<i>vibilia</i> , <i>Eueides (Acraea, Cethosia, Colaenis, Somelia)</i> . . . . .	58	<i>xanthocles</i> , <i>Heliconius xanthocles</i> . . . . .	32
<i>vibilia</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	58, 59	<i>xenoclea</i> , <i>Heliconius (Heliconia)</i> . . . . .	41
<i>vibilia</i> , <i>Eueides vibilia</i> . . . . .	58	<i>xenoclea</i> , <i>Heliconius xenoclea</i> . . . . .	41
<i>vicina</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	26	<i>xenophanes</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	61
<i>vicina</i> , <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	26	<i>xenophanes</i> , <i>Eueides heliconioides</i> (ab.). . . . .	61
<i>vicinalis</i> , <i>Eueides vibilia</i> . . . . .	58	<i>zagora</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	19
<i>vicinus</i> , <i>Heliconius melpomene</i> . . . . .	26	<i>zelinde</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	22
<i>vicinus</i> , <i>Heliconius thelxiope</i> var . . . . .	26	<i>zelinde</i> , <i>Heliconius cydno</i> . . . . .	22
<i>viculata</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	45	<i>zobeide</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	38
<i>viculata</i> , <i>Heliconius callycopis</i> forma . . . . .	45	<i>zobeide</i> , <i>Heliconius antiochus</i> . . . . .	38
<i>viculata</i> , <i>Heliconius erato callycopis</i> forma . . . . .	45	<i>zorcaon</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	54
<i>viculata</i> , <i>Heliconius phyllis</i> (var.) . . . . .	45	<i>zorcaon</i> , <i>Eueides cleobaea</i> (var.) . . . . .	54
<i>virgata</i> , <i>Heliconius melpomene timareta</i> forma (ab.). . . . .	27	<i>zuleika</i> , <i>Heliconia</i> . . . . .	19
<i>viridana</i> , <i>Heliconius doris viridis</i> forma . . . . .	35	<i>zuleika</i> , <i>Heliconius (Heliconia)</i> . . . . .	19
<i>viridis</i> , <i>Heliconius doris</i> . . . . .	35	<i>zuleika</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	12
<i>viridis</i> , <i>Heliconius erato</i> (ab., var.) . . . . .	35	<i>zuleika</i> , <i>Heliconius anderida</i> . . . . .	19
<i>vittatus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	17	<i>zuleika</i> , <i>Heliconius clara</i> . . . . .	19
<i>vittatus</i> , <i>Heliconius ithaka</i> . . . . .	17		
<i>vulcanus</i> , <i>Heliconius</i> . . . . .	28		
<i>vulcanus</i> , <i>Heliconius vulcanus</i> . . . . .	28		
<i>vulgiformis</i> , <i>Eueides</i> . . . . .	58		

ERKLÄRUNG DER TAFELN

TAFEL I

	Seite.
Fig. 1a, 1b. Schema des Flügelgeäders der Gattung <i>Heliconius</i> ( <i>H. antiochus</i> , Linné, vergrößert 3/2).	4
— 2. <i>Heliconius numatus praelautus</i> Stichel ♀ . . . . .	10
— 3. — <i>silvana silvana</i> , forma <i>diffusa</i> Butler ♂ . . . . .	11
— 3a. — — <i>mirificus</i> Stichel ♀ . . . . .	12
— 4. — <i>schulzi</i> Riffarth ♀ . . . . .	14
— 4a. — <i>novatus subnubilus</i> Stichel ♀ . . . . .	14
— 5. — <i>hecale</i> Fabricius ♂ . . . . .	15

## TAFEL 2

Fig. 6.	<i>Heliconius aristiona arcuella</i>	Druce ♂	16
— 6a.	— <i>cydno broncus</i>	Stichel ♀	21
— 7.	— <i>galanthus</i> , forma <i>diotrephe</i> s	Hewitson ♀	22
— 8.	— <i>melpomene aglaope</i>	Felder ♂	25
— 8a.	— <i>riffarthi</i>	Stichel ♀	26
— 9.	— <i>timareta</i> , forma <i>richardi</i>	Riffarth ♂	27

## TAFEL 3

Fig. 10.	<i>Heliconius amaryllis euryades</i>	Riffarth ♂	28
— 11.	— <i>choarinus</i>	Hewitson ♀	30
— 12.	— <i>aoede bartletti</i>	Druce ♂	31
— 13.	— <i>xanthocles xanthocles</i>	Bates ♂	32
— 14.	— <i>burneyi huebneri</i>	Staudinger ♀	33
— 15.	— <i>doris viridis</i> , forma <i>luminosa</i>	Riffarth ♀	36

## TAFEL 4

Fig. 16.	<i>Heliconius wallacei wallacei</i>	Reakirt ♀	36
— 17.	— <i>sapho primularis</i>	Butler ♂	38
— 18.	— <i>antiochus antiochus</i>	Linné ♂	39
— 19.	— <i>leucadia leucadia</i>	Bates ♂	39
— 20.	— <i>cyrbia cyrbia</i>	Godart ♂	42
— 21.	— <i>erato callycopis</i> , forma <i>elimaca</i>	Erichson ♂	45

## TAFEL 5

Fig. 2a, b.	Schema des Flügelgeäders der Gattung <i>Eueides</i> , Sectio <i>Macroscenae</i> ( <i>E. dianassa</i> , vergr. 2/1)	50	
— 2c.	— desgl., Sectio <i>Brachyscenae</i> ( <i>E. heliconioides</i> , Vorderfl. vergr. 2/1).	50	
— 21a.	<i>Heliconius erato diva</i>	Stichel ♂	47
— 22.	— <i>anacreon</i> , forma <i>ottonis</i>	Riffarth ♂	48
— 23.	— <i>charithonia peruvianus</i>	Felder ♂	49
— 24.	— <i>telesiphe sotericus</i>	Butler ♂	50
— 25.	<i>Eueides isabella hippolinus</i> , forma <i>brunnea</i>	Stichel ♀	55
— 26.	— <i>ricini</i>	Linné ♂	56

## TAFEL 6

Fig. 27.	<i>Eueides lampeto fuliginosus</i> , forma <i>amoena</i>	Stichel ♂	57
— 28.	— <i>edias edias</i>	Hewitson ♀	57
— 29.	— <i>pavana</i>	Ménétriés ♀	58
— 30.	— <i>olympia</i>	Fabricius ♀	60
— 31.	— <i>heliconioides heliconioides</i>	Felder ♂	61
— 32.	— <i>eanes felderi</i> , forma <i>pluto</i>	Stichel ♂	61

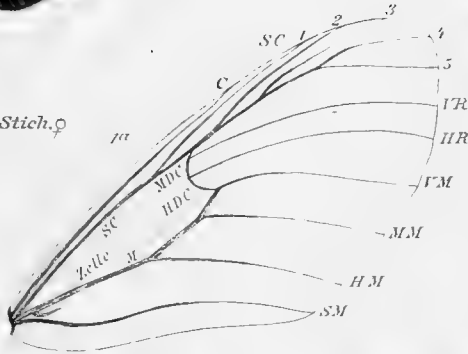
Abkürzungen für die Bezeichnung des Geäders: Vergleiche Erklärung in Fascikel 20, 31.



*Heliconius numatus praelautus* Stich. ♀



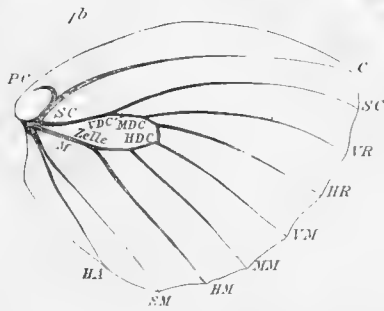
*Heliconius silvana silvana, forma diffusa* Bl. ♂



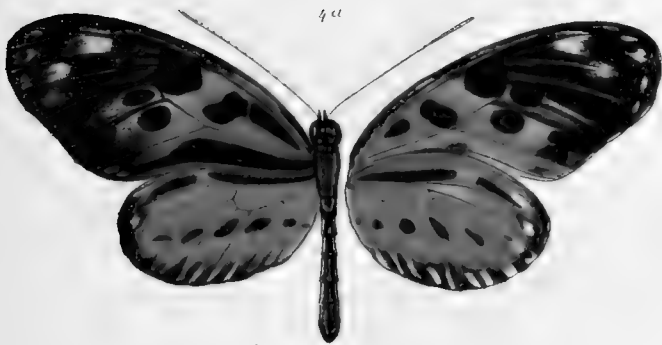
*Heliconius silvana mirificus* Stich. ♀



*Heliconius schulzi* Riff. ♀



*G. Heliconius*



*Heliconius novatus subnubilus* Stich. ♀



*Heliconius hecale* Fabr. ♂

FAM. NYMPHALIDÆ

SUBFAM. HELICONIINÆ





*Heliconius aristiona arcuella* Druce. ♂



*Heliconius cydno broncus* Stich. ♀



*Heliconius cydno galanthus*, forma *diotrepes* Hew. ♀



*Heliconius melpomene aglaope* Feld. ♂



*Heliconius melpomene rissarthi* Stich. ♀



*Heliconius melpomene timareta*, forma *richardi* Riff. ♂

FAM. NYMPHALIDÆ  
SUBFAM. HELICONIINÆ





*Heliconius amaryllis eurycles* Riff. ♂



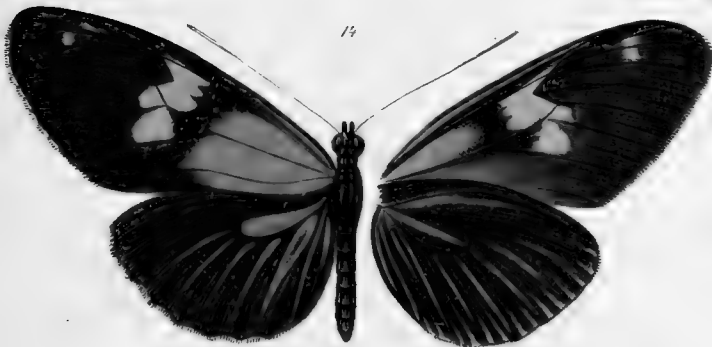
*Heliconius choarinus* Hew. ♀



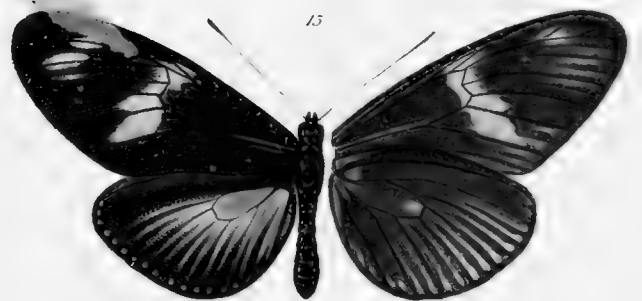
*Heliconius aoede bartletti* Druce. ♂



*Heliconius xanthocles xanthocles* Bates ♂



*Heliconius burneyi huebneri* Stgr. ♀



*Heliconius doris viridis, forma luminosa* Riff. ♀

FAM. NYMPHALIDÆ  
SUBFAM. HELICONIINÆ

UNIVERSITY OF CALIFORNIA  
LIBRARY









*Heliconius wallacei wallacei* Reak. ♀



*Heliconius sapho primularis* Butl. ♂



*Heliconius antiochus antiochus* L. ♂



*Heliconius leucadia leucadia* Bates. ♂



*Heliconius cyrbia cyrbia* God. ♂

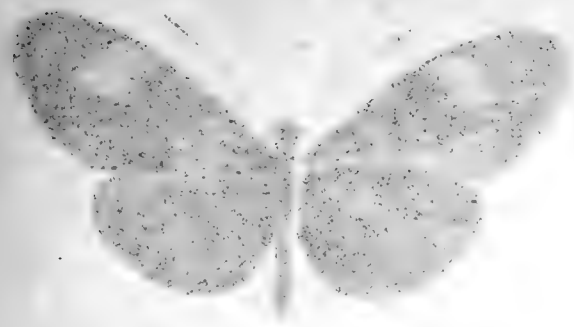


*Heliconius erato callycopis, forma elimaea* Erichs. ♂

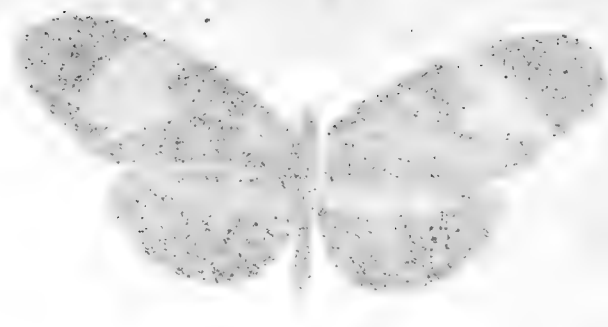
FAM. NYMPHALIDÆ

SUBFAM. HELICONIINÆ

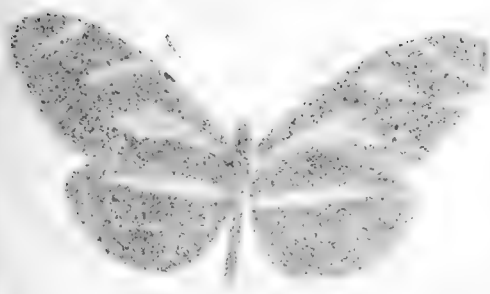




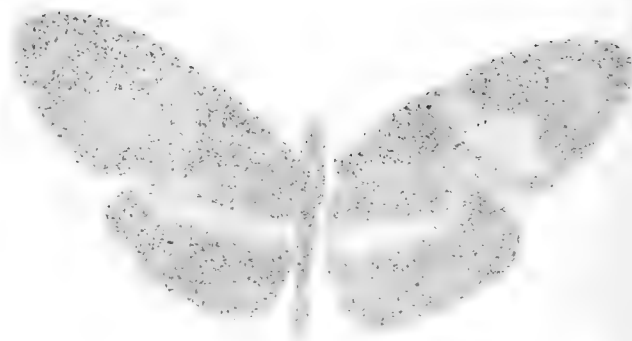
*Heliconia erato* L.



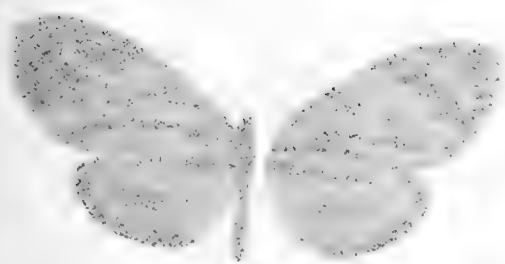
*Heliconia erato* L. (dorsal view)



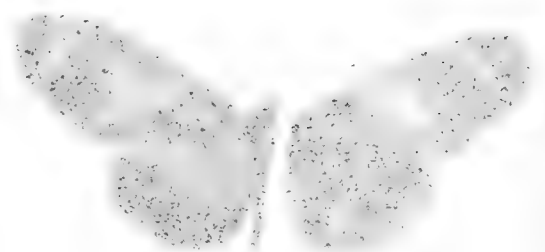
*Heliconia erato* L. (ventral view)



*Heliconia erato* L. (dorsal view)



*Heliconia erato* L. (ventral view)



*Heliconia erato* L.

FAM. NYMPHALIDÆ.  
SUBFAM. HELICONIINÆ

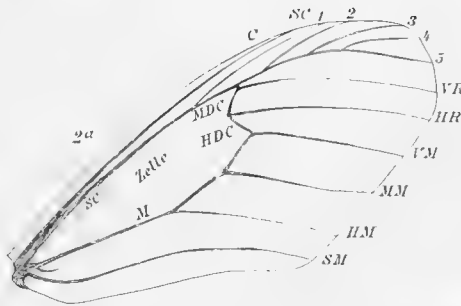




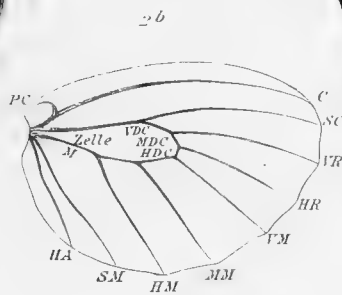
*Heliconius erato diva* Stich. ♂



*Heliconius erato anacreon, forma ottonis* Riff. ♂



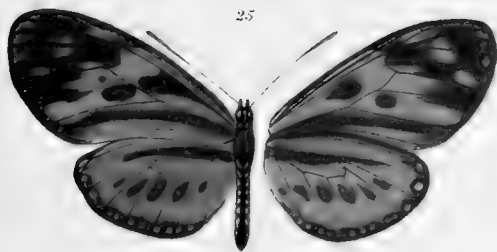
*Heliconius charithonia peruvianus* Feld. ♂



*Heliconius telesiphe sotericus* Butl. ♂



*G. Eueides*



*Eueides isabella hippolinus, forma brunnea* Stich. ♀

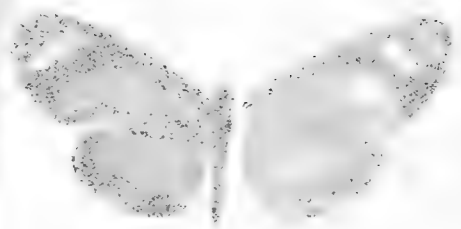
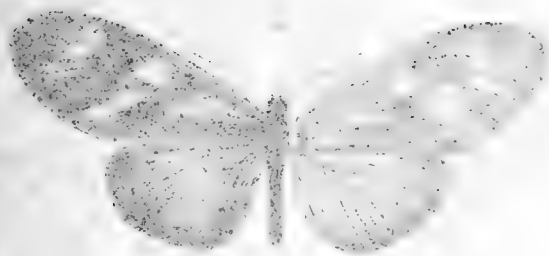
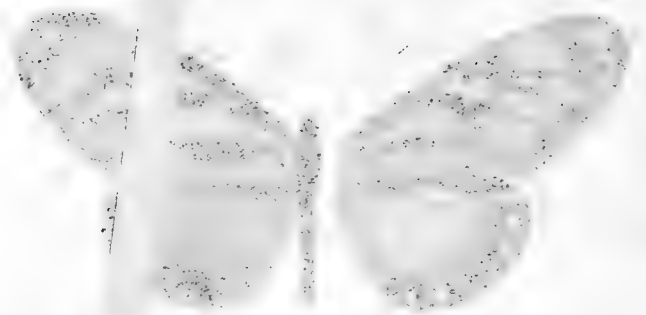
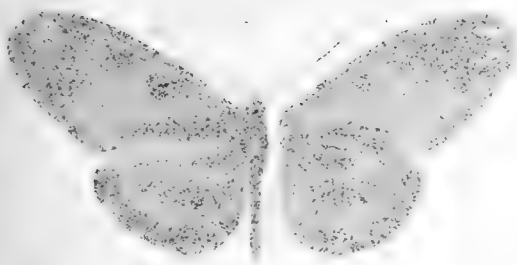


*Eueides ricini* L. ♂

FAM. NYMPHALIDÆ.  
SUBFAM. HELICONIINÆ

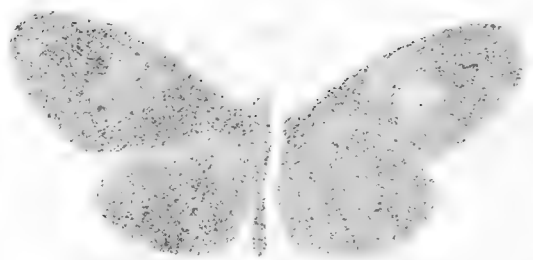
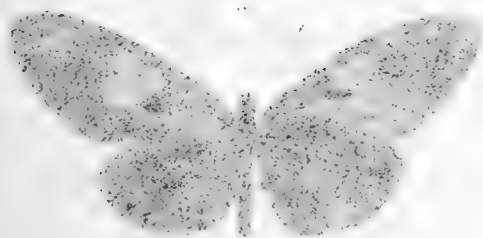
LIBRARY  
OF THE  
UNIVERSITY OF ILLINOIS





*Pachodes patena* Min. ♀

*Pachodes olympia* Fabr. ♂



*Pachodes* ... *patena* ...

*Pachodes* ... *olympia* ...

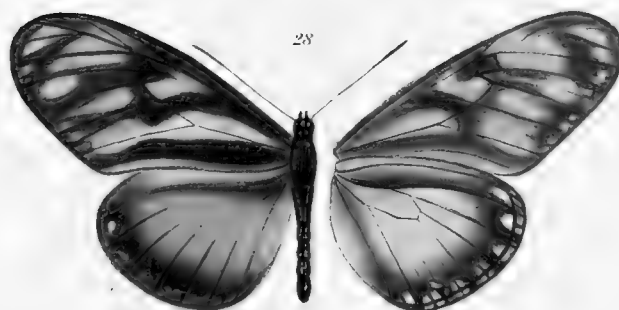
FAM. NYMPHALIDÆ

SUBFAM. ...

UNIVERSITY OF



*Eucides lampeto fuliginosus, forma amoena* Stich. ♂



*Eucides edius edius* Hew. ♀



*Eucides pavana* Mén. ♀



*Eucides olympiu* Fabr. ♀



*Eucides heliconioides heliconioides* Feld. ♂



*Eucides canes felderi, forma pluto* Stich. ♂

FAM. NYMPHALIDÆ  
SUBFAM. HELICONIINÆ



COLEOPTERA

FAM. CARABIDÆ

SUBFAM. ANTHIINÆ



# COLEOPTERA ADEPHAGA

FAM. CARABIDÆ

SUBFAM. ANTHIINÆ

par le Dr ERNEST ROUSSEAU

AVEC 2 PLANCHES COLORIÉES



ETTE sous-famille à faciès et habitat bien spéciaux eut ses représentants confondus par les anciens auteurs avec ceux du genre *Carabus*. Ce fut Weber qui en 1801 créa le genre *Anthia*, pour un certain nombre d'espèces de *Carabus*. Dans son « *Systema Eleutheratorum* » Fabricius accepta les espèces démembrées par Weber, mais il y confondit les *Graphipterus* que Latreille en sépara quelques années plus tard. (*Hist. Nat. Ins.* 1804).

Ces deux genres firent longtemps partie de l'ancien groupe des *Troncatipennes*, Latreille en fit le premier une sous-tribu sous le nom de *Graphipterides*. Plus tard Hope créa pour eux le nom d'*Anthiadae*. Chaudoir est le premier qui ait séparé les *Graphipterus* des *Anthia* pour former ainsi deux sous-familles distinctes sous le nom de *Graphipterides* et *Anthiadae*.

En 1846, Perroud créa le genre *Atractonotus* et en 1850, Chaudoir décrit 7 nouveaux genres : *Baeoglossa*, *Cycloloba*, *Cypholoba*, *Polyhirma*, *Microlestia*, *Eccoptoptera* et *Netrodera* dont *Microlestia*, *Cypholoba* et *Netrodera* doivent être retranchés, n'étant plus que des sous-genres ou des synonymes.

La sous-famille des Anthiinae se compose actuellement de 6 genres et d'environ 160 espèces.

- Synonymie :** **Carabus** (pars). vet. auct.,  
**Troncatipennes** (pars), vet. auct.,  
**Graphipterides** (pars), Latreille,  
**Anthiadae**. Hope, 1838,  
**Anthiades**. Lacordaire, 1857,  
**Anthiini**. Horn, 1881,  
**Anthiinae**. Kolbe, 1898.

**Caractères.** — *Tête* large, ordinairement profondément sillonnée entre les yeux (sauf chez *Eccoptoptera*), à peu près aussi large en arrière des yeux qu'en avant (*Anthii*) ou rétrécie en col (*Polyhirni*). Antennes assez robustes, assez longues, filiformes, souvent comprimées à partir du 3<sup>e</sup> article, pubescentes ou non, à 3<sup>e</sup> article généralement aussi long que le premier et plus long que les suivants qui sont sub-égaux. Yeux assez grands, assez proéminents, ovales, éloignés de la bouche; deux pores sétigères supra-orbitaires. Juges ordinairement convexes et dilatées. Front légèrement prolongé, tronqué ou largement émarginé avec un pore sétigère de chaque côté. Labre large, proéminent, plus ou moins convexe, avec 5 ou 6 soies au bord antérieur. Mandibules variables suivant le sexe, plus fortes, plus grandes chez les ♂, arquées et aiguës au sommet, sans point sétigère dans leur scrobe externe. Menton profondément échancré, sans dent médiane, les lobes latéraux largement développés. Languette ordinairement grande et allongée, ne dépassant pourtant pas le deuxième article des palpes labiaux, en forme de spatule allongée, convexe en dehors, avec trois courtes soies de chaque côté; paraglosses courts et cornés; dans le genre *Baeoglossa*, la languette est atrophiée et ne dépasse pas les paraglosses. Palpes maxillaires à dernier article élargi et tronqué au sommet. Palpes labiaux à deuxième article plus long et plus large que le troisième.

*Prothorax* généralement cordiforme, parfois allongé ou subhexagonal.

*Abdomen* subpédonculé; écusson petit. Elytres plus ou moins allongées, à côtés ordinairement arrondis ou subparallèles, épaules peu saillantes, rebord marginal entier, non interrompu postérieurement, sommet généralement obliquement sinué avec l'angle sutural souvent proéminent. Pas d'ailes inférieures.

*Prosternum* non prolongé. Mésosternum convexe en avant, les épimères très étroites. Cavités cotyloïdes intermédiaires entièrement entourées par le sternum, l'épimère n'atteignant pas la hanche. Hanches postérieures contiguës.

*Pattes* assez longues; tibias faiblement épineux et non sillonnés sur le côté externe, les antérieurs légèrement émarginés en dedans, éperons des tibias postérieurs étroits et semblables; tarses comprimés, à premier article aussi long que les trois autres, le quatrième plus ou moins émarginé, les trois premiers articles dilatés chez les ♂, ciliés ou épineux en dessous; crochets longs et simples.

*Taille* souvent grande, ne descendant pas au-dessous de la moyenne. De coloration noire, rarement brunâtre et souvent ornés de taches, bandes ou dessins blancs ou fauves formés par des poils analogues à ceux des *Graphipterinae*.

Ainsi que les *Graphipterinae*, auxquels ils étaient réunis autrefois et dont ils sont très voisins du reste, les *Anthiinae* forment parmi tous les Carabidæ une sous-famille bien homogène, à faciès bien spécial, nettement caractérisés par la forme de la languette. Deux genres aberrants : *Helluodes* (*Helluoninae*) et *Physocrotaphus* (*Morioninae*) se rapprochent des *Anthiinae* par la structure de leurs palpes labiaux et de la languette, par contre, les paraglosses sont mieux développés. Peut-être, ces deux genres pourraient-ils constituer un groupement intermédiaire.

**Métamorphoses.** A ma connaissance, les métamorphoses de ces insectes sont encore inconnues. Lequien, dans sa *Monographie des Anthia*, avait décrit comme étant la larve de l'*Anthia sexguttata*, une larve recueillie au Bengale et qui a plus tard été reconnue comme étant celle de l'*Agrypnus fuscus*, un Elatéride très commun dans ce pays.

**Mœurs.** A l'exception de *Microlestia tabida*, qui a principalement des habitudes crépusculaires et se cache le jour sous les pierres, les autres Anthiides sont diurnes et se rencontrent courant avec une grande rapidité sur le sol, surtout dans les endroits dénudés, sans arbres.

Quand ils se sentent attaqués, ils prennent une attitude défensive très caractéristique : ils se dressent sur leurs pattes, marchent d'une façon saccadée en se tournant souvent d'un côté ou de l'autre et, si cette manœuvre ne réussit pas, s'enfouissent brusquement dans le sable ou fuient avec rapidité.



Lorsqu'on veut les saisir, ils projettent par l'anüs une sécrétion acide qui produit une sensation de brûlure assez douloureuse. *Microlestia tabida* possède aussi un autre moyen de défense, celui de produire certain son stridulant, probablement par le frottement des pattes contre le rebord de l'élytre.

Marshall (Trans. Ent. Soc. Lond. 1902, p. 508) a longuement étudié le mimétisme des *Anthia* et genres voisins : la plupart des espèces présentent un aspect mutilloïde, ressemblant par suite des taches élytrales aux ♀ des Mutillidæ, qui sont pourvues d'un éperon piquant. Cette ressemblance protectrice est surtout marquée chez *Eccooptera*. Marshall trouve ainsi que *Mutilla purpurata* ♂ et *tettensis* ♀ est imitée par *Atractonota Mulsanti*; *M. cephea* ♀ par *Polyhirma aenigma* et *bilunata*; *M. leucopyga* ♀ par *Polyhirma aenigma*; *M. sycorax* ♀ par *Eccooptera cupricollis*.

**Distribution géographique.** — A part quelques rares espèces dispersées au Bengale, en Arabie et dans le Nord de la Perse, les *Anthiinae* sont propres à l'Afrique et surtout abondantes dans la région australe et orientale.

#### TABLEAU DES GENRES

- I. Tête à peu près aussi large en arrière des yeux qu'en avant, non prolongée en col étroit (Tribu ANTHII).
- A. Languette atrophiée, n'arrivant pas même à la base du premier article des palpes labiaux. Elytres entières au sommet . . . . . Genus BÆOGLOSSA, Chaudoir.
- B. Languette longue, spatuliforme.
1. Elytres entières ou subtronquées au sommet, lisses ou sillonnées . . . Genus ANTHIA, Weber.
2. Elytres tronquées à l'extrémité, subparallèles sur les côtés, planes, sillonnées. Tête et prothorax couverts d'une villosité serrée . . . Genus CYCLOLOBA, Chaudoir.
- II. Tête rétrécie en arrière des yeux en col (Tribu POLYHIRMI).
- A. Prothorax plus ou moins cordiforme. Tête sillonnée entre les yeux . . . Genus POLYHIRMA, Chaudoir.
- B. Prothorax subglobuleux, très convexe. Tête non sillonnée entre les yeux. Genus ECCOOPTERA, Chaudoir.
- C. Prothorax très allongé, fusiforme ou sublinéaire . . . . . Genus ATRACTONOTA, Perroud.

### TRIBU I. ANTHII.

#### I. GENUS BÆOGLOSSA, CHAUDOIR

**Bæoglossa.** Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 43; Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 178 (1854); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 357 (1896).

**Caractères.** — Tête grande, aussi large en arrière des yeux qu'en avant, non prolongée en col étroit, fortement sillonnée entre les yeux qui sont bien saillants, joues convexes; lèvres supérieure courte et dilatée antérieurement; mandibules fortes, courtes et larges, plus longues chez les ♂, arquées en dehors, pluridentées à leur bord interne; antennes assez fortes, à premiers articles couverts d'une pubescence courte; languette atrophiée, de sorte qu'on n'aperçoit que trois petites dents (languette et paraglosses) qui arrivent à peine à la base du premier article des palpes labiaux; le deuxième article de ceux-ci est deux fois aussi long et aussi épais que le dernier, qui est arrondi au sommet; le dernier article des palpes maxillaires va en s'élargissant et est tronqué au sommet; lobes du menton un peu plus larges que chez les *Anthia*, terminés en pointe aiguë et offrent au milieu un petit enfoncement transversal.

Prothorax en forme de cœur tronqué en avant et en arrière, rebordé, fortement convexe en dessus de chaque côté de la ligne médiane, plan en avant et en arrière, ponctué.

Elytres ovales, allongées, peu convexes, plutôt déprimées, entières et non tronquées à l'extrémité, fortement sillonnées.

Pattes assez longues; tarsi antérieurs des ♂ non dilatés, non lamellés en dessous; le sommet des tibia intermédiaires est largement dilaté chez les ♂.

Les espèces de ce genre ressemblent comme faciès général à l'*Anthia 10-guttata*, Linné, mais s'éloignent de toutes les autres *Anthiinae* par la conformation de la languette.

**Distribution géographique des espèces.** — Deux espèces sont connues et habitent le Sud de l'Afrique. L'*Anthia anthracina*, Guérin, vraisemblablement synonyme de *melanaria*, Boheman, aurait été trouvée en Abyssinie.

1. *B. melanaria*, Boheman (*Anthia*), Ins. Caffr. Vol. 1, p. 101 (1848) (Cap, Abyssinie).

*Baeoglossa melanaria*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 43 (1850); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 358, pl. 4, f. 8 (1896).

*Anthia anthracina*, Guérin, in Lefebvre, Voy. Abyss. p. 257 (1848).

2. *B. villosa*, Thunberg (*Anthia*) in Schrank. Syn. Ins. p. 233, note 1 (1806) (Cap). — **Pl. I, Fig. 1, 2.**

*Baeoglossa villosa*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 43 (1850); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 357 (1896).

*Anthia 10-sulcata*, Bonelli, Mém. Soc. Turin, p. 452 (1813).

## 2. GENUS ANTHIA, WEBER

**Anthia.** Weber, Obst. Ent. p. 17 (1811); Dejean, Spec. Vol. 1, p. 338 (1825); Lequien, Rev. Zool. Vol. 9, t. 38-41 (1832) (Monographie); Hope, The Col. Man. Vol. 2, p. 51 (1838); Gory, Rev. Zool. p. ? (1839); Guérin-Ménéville, Lefebv. Voy. Abyss. p. 256; Klug, Péter's Reise, p. 150; Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 41 (1850); Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 177 (1857); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 358 (1896); Obst, Arch. f. Naturg. p. 265 (1901) (Synopsis).

**Caractères.** — Tête grande, excavée entre les yeux, non rétrécie postérieurement en un col plus ou moins étroit; yeux proéminents; joues convexes; antennes assez robustes; mandibules, plus longues chez les ♂ et parfois prolongées en une pointe grêle, arquée, très aiguë; palpes allongés, le 2<sup>e</sup> article des palpes labiaux deux fois aussi long et aussi épais que le dernier qui est arrondi au sommet, le dernier article des palpes maxillaires dilaté et tronqué au sommet; labre grand, aussi long que large, avancé et ordinairement fortement arrondi en avant, tridenté dans le sous-genre *Chilanthia*; lobes du menton allongés, graduellement rétrécis et terminés en pointe plus ou moins aiguë; languette très longue, spatuliforme, également large jusqu'aux deux tiers de sa longueur et subitement rétrécie à la base, paraglosses très courts.

Le prothorax est le même dans les deux sexes, subcordiforme ou subhexagonal, ou bien chez les ♂ il offre une conformation très remarquable: sa base se termine en arrière en deux lobes prolongés en pointe plus ou moins aiguë.

Elytres ovales, plus ou moins convexes, entières, rarement subtronquées à l'extrémité, lisses ou fortement sillonnées.

Pattes assez longues; les tibia intermédiaires sont dilatés au sommet chez le ♂; tarsi épineux en dessous, les trois premiers articles des tarsi antérieurs sont dilatés chez les ♂, le premier est plus grand que les autres, à toutes les pattes, les trois suivants sont triangulaires et échancrés au sommet.

Ce genre comprend les plus grandes espèces des *Anthiinae* et il est aussi le plus riche en espèces. Hope (*The Col. Man.* Vol. 2, p. 51 [1838]) essaya le premier de le subdiviser en trois sous-genres (*Anthia*, *Pachymorpha* et *Thermophila*) en se basant sur la forme du prothorax et la structure des élytres. Ces sous-genres furent admis par Guérin Ménéville (*Lefebvre, Voy. Abyss.*) comme autant de sections du genre *Anthia*. Plus tard, Chaudoir (*Bull. Soc. Nat. Mosc.* p. 41 [1850]) et Lacordaire (*Gen. Col.* Vol. 1, p. 177 [1857]) firent remarquer la fragilité des caractères indiqués par Hope. Motschulsky (*Bull.*

*Soc. Nat. Mosc.* p. 215 [1864]) conserva cependant le sous-genre *Pachymorpha* pour les espèces d'*Anthia* à élytres non sillonnées. Dans un travail récent, Obst (*Arch. f. Naturg.* p. 265 [1901]) a mis la question au point et proposé six sous-genres que nous admettons également dans ce travail.

## TABLEAU DES SOUS-GENRES DU GENRE ANTHIA

- I. *Labre tridenté. Prothorax cordiforme* (♂ et ♀). *Elytres avec sept rangées de points fortement enfoncés, quadrangulaires, en forme d'alvéoles, séparés par des côtes étroites* . . . . . Subg. CHILANTHIA, Obst.  
(Type : *cavernosa*, Gerstäcker).
- II. *Labre normal. Elytres lisses ou sillonnées.*
- A. *Prothorax conformé de même chez les ♀ (subcordiforme ou subhexagonal) que chez les ♂* . . . . . Subg. THERMOPHILA, Hope emend. Obst.  
(Type : *decemguttata*, Linné).
- B. *Prothorax muni de deux prolongements à la base chez les ♂*
- α. *Bord antérieur du pronotum non échancré au milieu.*
1. *Les prolongements de la base du pronotum chez les ♂ sont lobés et aplatis, parfois plus ou moins convexes* . . . . . Subg. ANTHIA. i. sp.  
(Type : *thoracica*, Fabricius).
2. *Les prolongements de la base du pronotum chez les ♂ sont lobés, presque coniques, à pointe obtuse* . . . . . Subg. PACHYMORPHA, Hope emend. Obst.  
(Type : *sexguttata*, Fabricius).
- β. *Bord antérieur du pronotum fortement échancré au milieu. Les prolongements de la base du pronotum chez les ♂ sont coniques et terminés en pointe aiguë.*
1. *Elytres non sillonnées, simplement arrondies au sommet* . . . . . Subg. ODONTANTHIA, Obst.  
(Type : *calida*, Harold).
2. *Elytres fortement sillonnées; subtronquées au sommet* . . . . . Subg. CALANTHIA, Obst.  
(Type : *pulcherrima*, Bates).

**Distribution géographique des espèces.** — Les espèces de ce genre sont répandues dans toute l'Afrique, elles sont surtout abondantes dans l'Afrique australe, on trouve aussi quelques représentants en dehors de l'Afrique (Arabie, Perse, Inde, Bengale).

## SUBGENUS THERMOPHILA, HOPE (EMEND. OBST)

1. *A. adelpha*, Thomson, *Arch. Nat.* p. 115 (1859) (Kordofan).
2. *A. aequilatera*, Klug, *Mon. Berl. Akad. Wiss.* p. 246 (1853); Peters' *Reise*, p. 152, t. 8, f. 6 (1862) (Mozambique, Afrique orientale allemande).  
*Anthia aequilatera*, Péringuey, *Trans. S. Afr. Philos. Soc.* Vol. 7, p. 364 (1896).  
*subsp. capillata*, Obst, *Arch. f. Naturg.* p. 270 (1901) (Hererolandi).
3. *A. alternata*, Bates, *Trans. Ent. Soc. Lond.* p. 190 (1878) (Mozambique, Afrique orientale allemande).
4. *A. Andersoni*, Chaudoir, *Bull. Soc. Nat. Mosc.* p. 564 (1861) (Afrique S. W. allemande).  
*Anthia Andersoni*, Péringuey, *Trans. S. Afr. Philos. Soc.* Vol. 7, p. 371 (1896).

5. *A. bella*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 268 (1901) (Togo).
6. *A. biguttata* Bonelli, Mém. Turin, p. 452 (1813) (Cap).  
*Anthia biguttata*, Dejean, Spec. Vol. 1, p. 351 (1825); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 361 (1896).  
*var. costata*, Gory, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 219, pl. 5a, f. 1 (1836); Rev. Zool. t. 15 (1839); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 362 (1896) (Cap).  
*var. namaqua*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 362 (1896) (Namaqualand).  
*var. propinqua*, Péringuey, idem, p. 362 (Namaqualand, Cap).  
? *var. Reichi*, Dejean, (Obst, Arch. Naturg. p. 293 [1901]) (Cap).  
*var. sexcostata*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 131 (1848); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 362 (1896) (Mozambique).  
*subsp. affinis*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 266 (1901) (Cap).
7. *A. bimaculata*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 30 (1846) (Natal).
8. *A. binotata*, Perroud, idem, p. 30 (1846) (Natal, Afrique orientale allemande).
9. *A. Burchelli*, Hope, Anim. Kingd. Vol. 14, p. 270, t. 13, f. 1 (Zambèze, Transvaal, Natal, Mozambique).  
*Anthia Burchelli*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 371 (1896).  
*subsp. brevivittata*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 274 (1901) (Afrique orientale allemande).  
*subsp. Petersi*, Klug, Mon. Berl. Akad. Wiss. p. 245 (1853); Peter's Reise, Mozamb. p. 151, t. 8, f. 4 (1862) (Zambèze, Mozambique).
10. *A. cephalotes*, Guérin, Rev. Zool. p. 285 (1845) (Cap, Natal, Transvaal, Zambèze).  
*Anthia cephalotes*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 363, pl. 4, f. 10 (1896).  
*var. ovampoïa*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 364 (1896) (Ovampoland).  
*var. torva*, Péringuey, idem, p. 364 (Zambèze, Transvaal, Mozambique).
11. *A. crudelis*, Harold, Mitth. Münch. Ent. Ver. Vol. 2, p. 99 (1878); Col. Heft. Vol. 16, p. 16 (1897) (Afrique centrale).
12. *A. decemguttata*, Linné (*Carabus decemguttatus*), Syst. Nat. Vol. 1, p. 669 (1758) (Cap). — **Pl. I, Fig. 7, 8.**  
*Carabus decemguttatus*, Fabricius, Syst. Ent., p. 236; Olivier, Ent., Vol. 3, 35, p. 23, t. 2, f. 15a et t. 9, f. 15c.  
*Anthia 10-guttata*, Fabricius, Syst. El. I, p. 221 (1801); Dejean, Spec. Vol. 1, p. 349 (1825); Guérin, Icon. pl. 4, f. 1; Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 365 (1896).  
*var. alboguttata* (*Carabus*), Degeer, Ins. Vol. 7, p. 624, t. 46, f. 15-16; Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 367 (1896) (Cap).  
*var. eruoricollis*, Mannerheim, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 48 (1837) (Cap).  
= *var. laevicollis*, Schönherr, Dejean, Spec. Vol. 1, p. 351 (1825); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 366 (1896) (Cap).  
*var. guttata*, Lequien, Mag. Zool. n° 13 (1832); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 366 (1896) (Cap).  
*var. Knyssna*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 366 (1896) (Cap).  
*var. 4-guttata*, Fabricius, Syst. Ent. Vol. 1, p. 223 (1801); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 366 (1896) (Cap).  
= *Carabus elongatus*, Olivier, Ent. Vol. 3, p. 24, t. 9, f. 107 et pl. 2, f. 15b.  
*var. stolidia*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 367 (1896) (Cap).  
*var. villosa*, Lequien, Mag. Zool. n° 13 (1832); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 366 (Cap).  
*var. vorax*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 367 (1896) (Cap).
13. *A. desertorum*, Thomson, Arch. Nat. p. 116 (1859) (Kordofan, Delagoa Bay, Ovampoland).  
*Anthia desertorum*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 365 (1896).
14. *A. duodecimguttata*, Bonelli, Mém. Soc. Turin. p. 451 (1813) (Arabie).  
*Anthia 12-guttata*, Dejean, Spec. Vol. 1, p. 348; Icon. Vol. 2, t. 6, f. 1.
15. *A. galla*, Thomson, Arch. Nat. p. 116 (1859) (Kordofan, Nubie).
16. *A. Hedenborgi*, Boheman, Ins. Caffr. Vol. 1, p. 114, note (1848) (Nubie).
17. *A. hexasticta*, Gerstäcker, Arch. f. Naturg. p. 10 (1865); Decken's Reise, Mozamb. Vol. 3, 2, p. 57, t. 4 (Zanzibar, Somaliland, Afrique orientale allemande et anglaise).  
*Anthia megatera*, Lucas, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 80 (1881).
18. *A. homoplata*, Lequien, Mag. Zool. t. 39 (1832) (Cap, Mozambique, Hereroland, Ovampoland, Damaraland).  
*Anthia homoplata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 2, p. 15 (1892); Vol. 7, p. 367 (1896).  
*var. algoensis*, Péringuey, idem, Vol. 2, p. 15 (1892); Vol. 7, p. 369 (1896) (Zambèze, Mozambique).  
*var. cupiens*, Péringuey, ibidem, Vol. 2, p. 16 (1892); Vol. 7, p. 368 (1896) (Ovampoland).  
*var. heres*, Péringuey, ibidem, Vol. 2, p. 15 (1892); Vol. 7, p. 368 (1896) (Bechuanaland, Ovampoland).  
*var. incolata*, Péringuey, ibidem, Vol. 2, p. 16 (1892); Vol. 7, p. 369 (1896) (Mozambique).  
*var. intempestiva*, Péringuey, ibidem, Vol. 2, p. 15 (1892); Vol. 7, p. 368 (1896) (Damaraland, Bechuanaland, Ovampoland).

- var. Mellyi*, Brême, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 292, t. 7, f. 4 (1844); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 369 (1896) (Cap, Natal, Transvaal).
- var. modesta*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 267 (1901) (N'Gami).
- var. vagans*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 2, p. 16 (1892); Vol. 7, p. 368 (1896) (Ovampoland).
- subsp. parva*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 266 (1901) (Afrique orientale allemande).
19. *A. Kolbei*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 269 (1901) (Natal, Transvaal, Cap, Afrique S. W. allemande).
20. *A. limbata*, Dejean, Spec. Vol. 5, p. 466 (1831) (Transvaal, Orange, Cap, Ovampoland).  
*Anthia limbata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 363 (1896).
21. *A. marginata*, Dejean, Spec. Vol. 1, p. 347 (1825); Icon. t. 19, f. 6 (1829).  
? *Carabus Thunbergi*, Fischer, Mém. Soc. Nat. Mosc. Vol. 1, p. 18 (1806).
22. *A. massilicata*, Guérin, Rev. Zool. p. 285 (1845) (Zambèze, Caffrerie, Natal).  
*Anthia massilicata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 370 (1896).  
*Anthia massilicatzi*, Boheman, Ins. Caffr. Vol. 1, p. 100 (1848).  
*Anthia natalensis*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 30 (1846).  
*subsp. Fornasini*, Bertoloni, Nov. Comm. Acad. Bonon. Vol. 10, p. 385, t. 8, f. 1 (1849); Klug, Peter's Reise, p. 152, t. 8, f. 5 (Transval, Mozambique, Zanzibar, Afrique orientale allemande).  
*var. unicolor*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 565, (1861); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 370 (1896) (Mozambique, Delagoa-Bay).  
*subsp. Gorge*, Kolbe, Stett. Ent. Zeit. Vol. 55, p. 202 (1894) (Victoria Nyanza).  
*subsp. Hildebrandti*, Harold, Mon. Akad. Wiss. Berl. p. 210 (1878) (Zanzibar, Mozambique, Caffrerie, Afrique orientale allemande).  
= *Anthia ampliata*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 187 (1878); Kolbe, Stett. Ent. Zeit. Vol. 55, p. 203 (1894).  
*subsp. stygne*, Kolbe, Stett. Ent. Zeit. Vol. 55, p. 202 (1894) (Afrique orientale allemande).
23. *A. mima*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 362 (1896) (Cap).
24. *A. Nimrod*, Fabricius (*Carabus*), Ent. Syst. Vol. 1, p. 142 (1793) (Sénégal).  
*Anthia Nimrod*, Fabricius, Syst. Ent. Vol. 1, p. 222 (1801); Dejean, Spec. Vol. 1, p. 343 (1825).  
*Carabus errans*, Olivier, Ent. Vol. 3, p. 16, t. 10, f. 117 (1795).
25. *A. parallela*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 268 (1901) (Cap).
26. *A. praesignis*, Bates, Ent. Monthly, Mag. Vol. 24, p. 200 (1888) (Afrique orientale allemande).
27. *A. Revoili*, Lucas, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 80 (1881) (Somalis).
28. *A. sexmaculata*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 1, p. 141 (1793) (Egypte, Barbarie).  
*Anthia sex maculata*, Fabricius, Syst. El. p. 222 (1801).  
*Carabus sex maculatus*, Klug, Symb. Phys. Vol. 3, t. 22, f. 11-12; Dejean, Spec. Vol. 1, p. 346.
29. *A. sulcata*, Fabricius, Ent. Syst. Vol. 1, p. 141 (1793) (Senegal).  
*Carabus sulcatus*, Olivier, Ent. Vol. 3, p. 24, t. 8, f. 97 (1795).  
*Anthia sulcata*, Fabricius, Syst. Eleuth. p. 222 (1801); Dejean, Spec. Vol. 1, p. 345; Chaudoir, Bull. Mosc. p. 565 (1861).
30. *A. variabilis*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 267 (1901) (Togo).  
*var. simplex*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 268 (1901) (Togo).
31. *A. venator*, Fabricius (*Carabus*), Ent. Syst. Vol. 1, p. 141 (1793) (Tripolitaine, Sénégal).  
*Carabus venator*, Castelnau, Hist. Nat. Ins. p. 60, t. 4, f. 7; Klug, Symb. Phys. Vol. 3, t. 22, f. 10; Dejean, Spec. Vol. 1, p. 342.  
*Anthia venator*, Fabricius, Syst. El. Vol. 1, p. 222 (1801).  
*Carabus cursor*, Olivier, Ent. Vol. 3, p. 16, t. 10, f. 116 (1795).
32. *A. Westermanni*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 44, p. 359 (1883) (Zambèze).

## SUBGENUS CHILANTHIA, OBST

33. *A. cavernosa*, Gerstäcker, Arch. f. Naturg. p. 11 (1866); Decken's Reise, p. 58, t. 4, f. 4 (Zanzibar, Abyssinie, Somalis, Afrique orientale allemande). — **Pl. I, Fig. 3.**  
*Anthia cavernosa*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 83 (1887).

## SUBGENUS ANTHIA, AUCT.

34. *A. actaeon*, Erichson, Wieg. Arch. f. Naturg. Vol. 1, p. 213 (1843) (Angola).
35. *A. adulatrix*, Kolbe, Stett. Ent. Zeit. Vol. 55, p. 201 (1894); Deutsch Ost-Afr. p. 56 (Tanganika).
36. *A. algoa*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 372 (1896) (Mozambique).
37. *A. artemis*, Gerstäcker, Hamb. Mus. Nat. p. 43 (1884) (Kibanga, Tabora, Massai, Kilimandjaro).  
*Anthia artemis*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 82 (1887).
38. *A. Bordasii*, Roger, L'Echange, Revue Linn. Lyon, Vol. 15, p. 56 (1899) (Dahomey).

39. *A. bucolica*, Kolbe, Stett. Ent. Zeit. Vol. 55, p. 201 (1894); Deutsch Ost-Afr. p. 55 (Afrique orientale allemande).  
*subsp. angulata*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 272 (1901) (Victoria Nyanza).
40. *A. cinctipennis*, Lequien, Mag. Zool. t. 38 (1832) (Afrique australe).  
*Anthia cinctipennis*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 373 (1896).  
*Anthia marginipennis* Castelnau, Et. Ent. Vol. 2, Suppl. p. 149; Gory, Mag. Zool. t. 14 (1839).
41. *A. circumscripta*, Klug, Mon. Berl. Akad. Wiss. p. 245 (1853); Peter's Reise, p. 151 (Mozambique, Zambèze, Ovampoland, Afrique orientale allemande).  
*Anthia circumscripta*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 374 (1896).  
*Anthia limbipennis*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 561 (1861).  
*Anthia limbipennis*, var. *ovampoensis*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 374 (1896).  
*Anthia vitticollis*, Bates, Trans. Ent. Soc. Lond. p. 189 (1878).  
*Anthia Burdoi*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 26, p. 45 (1882).
42. *A. dissimilis*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 270 (1901) (Afrique S. W. allemande).
43. *A. ferox*, Thomson, Arcan. Nat. p. 94, t. 9, f. 2 (1859) (Abyssinie).  
*Anthia ferox*, Lucas, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 44 (1881) et p. 47 (1882); Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 441 (1886).
44. *A. Georgei*, Ancey, Le Naturaliste, Vol. 8, p. 224 (1886) (Dahomey).
45. *A. Lefeburei*, Guérin in Lefebvre, Voy. Abyss. p. 252 (1849).
46. *A. lunae*, Thomson, Arcan. Nat. p. 114, t. 9, f. 1 (1859) (Kordofan, Nubie).
47. *A. Martensi*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 272 (1901) (Afrique orientale allemande).  
*var. fallax*, Obst, Arch. f. Naturg. p. 273 (1901) (Afrique orientale allemande).
48. *A. Maxillosa*, Fabricius (*Carabus*), Ent. Syst. Vol. 1, p. 220 (1793) (Afrique australe). — **Pl. I, Fig. 5, 6.**  
*Carabus maxillosus*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 1, p. 194 (1793); Olivier, Ent. Vol. 3, p. 13, t. 8, f. 90. ♂, t. 1, f. 10, ♀ (1795).  
*Anthia maxillosa*, Dejean, Spec. p. 339 (1825), p. 465 (1831); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 372 (1896).  
*var. Atra*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 717 (1843) (Cap).  
? *Anthia Hottentota*, Oliff, Oates Matabeleland Entom. p. 368, pl. 8, f. 3 (1889).  
*subsp. Khoina*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 10, p. 343 (1898) (Cap).
49. *A. Niveicincta*, Bates, Notes Leyd. Mus. Vol. 11, p. 203 (1889) (Angola).
50. *A. Omostigma*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 70 (1866) (Benguela).  
*Anthia Duparqueti*, Lucas, Bull. Soc. Ent. Fr. p. 93 (1867).
51. *A. Ooptera*, Bates, Notes Leyd. Mus. Vol. 11, p. 202 (1889) (Angola).
52. *A. Pachyoma*, Chaudoir, Col. Nov. Vol. 1, p. 26 (1883) (Afrique australe).  
*Anthia pachyoma*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 373 (1896).
53. *A. Sternbergi*, Obst, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 47, p. 146 (1903) (Cap).
54. *A. thoracica*, Fabricius (*Carabus thoracicus*), Ent. Syst. Vol. 1, p. 124 (1793) (Afrique Australe).  
*Carabus thoracicus*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 1, p. 221 (1801); Olivier, Ent. Vol. 3, p. 14, t. 10, f. 56 (1795).  
*Anthia thoracica*, Thunberg, Nov. Ins. Spec. Vol. 3, p. 69; Dejean, Spec. Vol. 1, p. 340; Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 374 (1896).  
*Carabus fimbriatus*, Thunberg, Ins. Nov. Sp. Vol. 3, p. 70, f. 82, 83 (1784); Olivier, Ent. Vol. 3, p. 14 t. 1, f. 5.  
*subsp. portentosa*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 246 (1882) (1).
55. *A. tomentosa*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 562 (1861) (Kordofan, Fasaglu, Nyam-Nyam).

#### SUBGENUS PACHYMORPHA, HOPE, EMEND. OBST

56. *A. Mannerheimi*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 810 (1842) (Arménie, Perse, Transcaspie).  
*Anthia Mannerheimi*, Motschulsky, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 11, t. 1, f. 2 (1845); Rev. Zool. t. 149, f. 1 (1844); Heyden, Deutsch Ent. Zeits. Vol. 27, p. 354 (1883).
57. *A. sexguttata*, Fabricius (*Carabus*), Ent. Syst. Vol. 1, p. 141 (1793) (Inde orientale). — **Pl. I, Fig. 4.**  
*Anthia sexguttata*, Dejean, Spec. Vol. 1, p. 341 (1825).  
*Carabus sexguttatus*, Fabricius, Syst. Eleuth. Vol. 1, p. 221 (1801); Olivier, Ent. Vol. 3, p. 15, t. 1, f. 6 (1795).  
*var. elliptica*, Motschulsky, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 216 (1864) (Tranquebar).  
*var. indica*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 562 (1861) (Inde orientale).  
*var. orientalis*, Hope, Col. Man. Vol. 2, p. 163, t. 3, f. 4 (1840); Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 563 (1861) (Himalaya).

1. Une autre espèce d'*Anthia*, décrite par Fairmaire, porte également le nom de *portentosa*. Je propose le nom de *Dohrni* pour l'espèce décrite par Dohrn.

## SUBGENUS ODONTANTHIA, OBST

58. *A. calida*, Harold, Col. Heft. Vol. 16, p. 17 (1879); Mitth. Münch. Ent. Ver. Vol. 2, p. 99 (Angola, Afrique centrale). — Pl. I, fig. 9.

## SUBGENUS CALANTHIA, OBST

59. *A. ida*, Kolbe, Stett. Ent. Zeit. Vol. 55, p. 200 (1894); Deutsch Ost. Afr. p. 56 (Victoria Nyanza).  
60. *A. pulcherrima*, Bates, Ent. Monthly Mag. Vol. 24, p. 201 (1888) (Afrique orientale allemande).

## SPECIES INCERTÆ SEDIS

61. *A. Aemiliana*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 322 (1881) (Afrique australe).  
*Anthia Aemiliana*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 370, pl. 8, f. 10 (1896).  
62. *A. convexipennis*, Putzeys, Journ. Acad. Sc. Lisboa, Vol. 29, p. 31 (1880) (Angola).  
63. *A. cribricollis*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 575 (1861) (Benguela).  
64. *A. immaculata*, Wallengren, Ent. Tidskr. Vol. 1, p. 13 (1881) (Transvaal).  
*Anthia immaculata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 375 (1896).  
65. *A. maculicollis*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon p. 29 (1846) (Cap).  
*Anthia striatopuncta*, Guérin, in Lefebvre, Voy. Abyss. p. 282.  
66. *A. Menyharthi* Brancsik, Jahresh. Ver. Trencsen, Vol. 19, p. 108, pl. 4, f. 1 (1897) (Zambèze).  
67. *A. portentosa*, Fairmaire, C. R. Soc. Ent. Belg. Vol. 26, p. 246 (1882) (Afrique australe).  
68. *A. Promontorii*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 10, p. 329 (1898) (Cap).

## 3. GENUS CYCLOLOBA, CHAUDOIR

**Cycloloba.** Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 43 (1856); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 355 (1896).

**Caractères.** — Tête grande, forte, presque aussi large entre les yeux que le prothorax, presque aussi large en arrière qu'en avant et non prolongée en un col étroit, fortement sillonnée entre les yeux, couverte d'une longue pubescence peu serrée; yeux proéminents; antennes assez fortes, avec les premiers articles couverts d'une pubescence serrée; joues convexes; labre court, transversal, non dilaté en avant, avec le bord antérieur échancré; mandibules courtes; lobes latéraux du menton larges, fort arrondis extérieurement, leur bord antérieur formant un angle presque droit avec les côtés de l'échancrure; la languette conformée comme chez les *Anthia*, il en est de même des palpes maxillaires qui sont toutefois un peu moins longs; les palpes labiaux sont également conformés comme ceux des *Anthia*, mais le dernier article est un peu moins petit. Prothorax subtrapézoïdal ou en forme de cœur, tronqué en avant et en arrière, un peu moins large que les élytres, très peu convexe, presque plan en dessus, pubescent. Ecusson subtriangulaire couvert d'une pubescence serrée, flave. Elytres en ovale allongé, presque planes, à côtés subparallèles, obliquement et assez fortement tronquées au sommet, sillonnées.

Pattes fortes, les trois premiers articles des tarses antérieurs sont dilatés chez les mâles.

**Distribution géographique des espèces.** — Les deux espèces de ce genre appartiennent à l'Afrique australe. L'*Anthia Delegorguei*, Guérin, synonyme de *truncatipennis*, Boheman aurait été trouvée en Abyssinie.

1. *C. septemguttata*, Fabricius (*Carabus 7-guttatus*), Ent. Syst. Vol. 4, p. 442 (1793) (Afrique australe).  
*Anthia 7-guttata*, Fabricius, Syst. Eleuth. p. 222 (1801); Castelnau, Hist. Nat. Ins. p. 61, t. 4, f. 9.  
*Cycloloba 7-guttata*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 43 (1856); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 356 (1896).  
*Anthia sex notata*, Thunberg, Schœnh. Syn. Ins. Vol. 1, p. 233 (1806), note h.; Dejean, Spec. Vol. 1, p. 352.  
*Anthia depressa*, Dejean, Spec. Vol. 5, p. 465 (1831).  
*Anthia pilosa*, Boheman, Ins. Caffr. Vol. 1, p. 105 (1848).

2. *C. truncatipennis*, Boheman (*Anthia*), Ins. Caffr. Vol. p. 104 (1848) (Abyssinie, Caffrerie, Natal).—Pl. 2, Fig. 10, 11.

*Cycloloba truncatipennis*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 43 (1856); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 356 (1896).

*Anthia acuticollis*, Thomson, Arch. Ent. Vol. 1, p. 283 (1857).

*Anthia Delegorguei*, Guérin, in Lefebvre, Voy. Abyss. p. 285 (1848).

## TRIBU II. POLYHIRMI

### 4. GENUS POLYHIRMA, CHAUDOIR

**Polyhirma.** Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 44 (1850); Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 179 (1854); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 339 (1896).

**Cypholoba.** Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 43 (1850); Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 179 (1854); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 340 (1896).

Subgen. **Microlestia.** Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 45 (1850); Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 179 (1854); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 352 (1896).

**Caractères.** — Tête rétrécie postérieurement en un col bien net chez les *Polyhirma*, plus large chez les *Microlestia*; profondément sillonnée de chaque côté entre les yeux qui sont assez fortement saillants; labre transversal, plus large que long, plus ou moins avancé, tronqué presque carrément, convexe; mandibules petites, plus longues chez les ♂; antennes assez longues, comprimées à partir du 3<sup>e</sup> article; palpes maxillaires courts et gros, à dernier article un peu comprimé et légèrement sécuriforme; palpes labiaux à 2<sup>e</sup> article d'un tiers plus long que le 3<sup>e</sup>; lobes du menton assez longs et étroits, plus ou moins convexes, plus ou moins mamelonnés sur leur face externe, arrondis en dehors, presque droits en dedans, tronqués au sommet avec les angles assez aigus; languette en ovale assez large, spatuliforme, convexe, obtuse à l'extrémité, n'atteignant pas l'extrémité du 2<sup>e</sup> article des palpes labiaux; paraglosses de moitié aussi larges que la languette, mais très courts.

Prothorax cordiforme, plus ou moins allongé, parfois subhexagonal, à base droite et à angles antérieurs peu saillants (*Polyhirma*) ou à base tronquée et à angles antérieurs avancés, saillants et aigus (*Microlestia*).

Elytres en ovale plus ou moins allongé, oblongues ou subparallèles, convexes en avant, planes en arrière, obliquement tronquées à l'extrémité vers la suture, carénées avec les intervalles des carènes ordinairement fortement ponctués ou alvéolés.

Les ♂ ont le prothorax plus étroit, les élytres plus parallèles et plus déprimées en arrière et les trois premiers articles des tarsi antérieurs dilatés au-dessus, lamellés en dessous.

Chaudoir avait établi son genre *Cypholoba* sur des espèces dont les lobes du menton étaient pourvus d'un gros mamelon obtus sur leur face externe, mais les *Polyhirma* présentent toutes à des degrés variables ce caractère qui ne peut donc servir pour établir une coupe subgénérique dans les *Polyhirma*; le faciès général au contraire, ainsi que quelques caractères bien nets permettent de conserver comme sous-genre *Microlestia*.

**Distribution géographique des espèces.** — Les représentants de ce genre habitent l'Afrique intertropicale et australe, depuis l'Abyssinie jusqu'au Cap, mais sont surtout abondants dans la partie orientale de l'Afrique.



## TABLEAU DES SOUS-GENRES

1. *Prothorax* à bord antérieur droit ou subtronqué, angles antérieurs non avancés. Calus huméral nul. . . . . 1. Subg. POLYHIRMA, Chaudoir, emend.
2. Bord antérieur du *prothorax* tronqué, angles antérieurs prolongés en avant et fort saillants. Calus huméral plus ou moins prononcé . . . . . 2. Subg. MICROLESTIA, Chaudoir, emend.

## SUBGENUS POLYHIRMA, CHAUDOIR

1. *P. aenigma*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 326 (1881); idem, Vol. 49, p. 367 (1882) (Zambèze).  
*Polyhirma aenigma*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 343, pl. 4, f. 6 (1896).
2. *P. algoensis*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 351 (1896) (Transvaal, Mozambique).
3. *P. Alstoni*, Péringuey, idem, Vol. 2, p. 14 (1892); idem, Vol. 7, p. 352, pl. 8, f. 7 (1896) (Bechuanaland, Ovampoland).
4. *P. alternata*, Raffray, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 5, p. 309 (1885) (Abyssinie).
5. *P. alveolata*, Brême, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 293, t. 7, f. 5 (1844) (Cap, Natal, Orange, Transvaal). —  
**Pl. 2, Fig. 12, 13.**  
*Anthia alveolata*, Boheman, Ins. Caffr. Vol. 1, p. 107 (1848).  
*Cypholoba alveolata*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 43 (1850).  
*Polyhirma alveolata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 351 (1896).
6. *P. amatonga*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 2, p. 102 (1892); idem, Vol. 7, p. 350 (1896) (Tonga, Delagoa).
7. *P. anchora*, Raffray, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 5, p. 310, pl. 6, f. 5 (1885) (Abyssinie).
8. *P. apicata*, Fairmaire, C. r. Soc. Ent. Belg. p. 8 (1885); Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 7, p. 91, pl. 1, f. 3 (1887) (Somali, Ogaden).
9. *P. bihamata*, Gerstäcker, Arch. f. Naturg. p. 12 (1866); Decken's Reise, p. 59, t. 4, f. 6 (Zanzibar, Afrique orientale).
10. *P. biloba*, Fairmaire in Revoil, Faune et Flore Somalis, Col. p. 11 (1882) (Somalis).
11. *P. bilunata*, Boheman, Vet. Akad. Förh. p. 8 (1860) (Mombassa, Zambèze, N' Gami).  
*Polyhirma bilunata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 346 (1896).
12. *P. biscutellata*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 7, p. 85, pl. 1, f. 6 (1887) (Tabora).
13. *P. Boucardi*, Chaudoir, Col. Nov. Vol. 1, p. 27 (1883) (Zambèze, Transvaal).  
*Polyhirma Boucardi*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 350 (1896).  
*Polyhirma septemcostata*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. p. 282 et 357 (1883).
14. *P. brevicollis*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 71 (1866) (Benguela).
15. *P. Calliaudi*, Castelnau (*Anthia*), Et. Ent. p. 150 (1835) (Abyssinie, Sennaar, N' Gami).  
*Anthia Calliaudi*, Gory, Mag. Zool. t. 16 (1839).  
*Polyhirma Calliaudi*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 307 (1850).  
*Anthia polioluma*, Chaudoir, idem, p. 130 (1848).  
*Polyhirma polioluma*, Chaudoir, ibidem, p. 44 (1850); Lacordaire, Gen. Col. Atlas 1, t. 6, f. 4; Chaudoir, Rev. Zool. p. 368 (1876); Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 367 (1882).
16. *P. cardiodera*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. (6), Vol. 7, p. 86 (1887) (Somalis).
17. *P. Chaudoiri*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 2, p. 101 (1892); idem, Vol. 7, p. 349, pl. 8, f. 8 (1896) (Bechuanaland).
18. *P. Chauleri*, Linell, Proc. U. S. Nat. Mus. Vol. 18, p. 687 (1896) (Somalis).
19. *P. cinereocincta*, Fairmaire, C. r. Soc. Ent. Belg. p. 71 (1884); idem, p. 7 (1885); Ann. Soc. Ent. Fr. p. 84 (1887) (Somalis, Uebbi).
20. *P. circuligera*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. (6) Vol. 7, p. 92, pl. 1, f. 4 (1887) (Tabora).
22. *P. consobrina*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 350 (1896) (Transvaal).
23. *P. divisa*, Boheman, Vet. Akad. Förh. p. 9 (1860) (N' Gami).  
*Polyhirma divisa*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 343 (1896).  
*Polyhirma circumscripta*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 572 (1861).
24. *P. edax*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. p. 13 (1892); idem, p. 343 (1896) (Ovampoland).
25. *P. elegantula*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 93 (1887).

26. *P. Ferreti*, Reiche (*Anthia*), Voy. Galin. Abyss. p. 261, t. 16, f. 2 (1849) (Abyssinie).  
*Polyhirma Ferreti*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 307 (1850)  
*Anthia leucomelaena*, Rothe, Wieg. Arch. f. Naturg. p. 116 (1851).
27. *P. Fritschii*, Chaudoir, Col. Nov. p. 27 (1883) (Bechuanaland).  
*Polyhirma Fritschii*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 349 (1896).
28. *P. gracilis*, Dejean (*Anthia*), Spec. Vol. 5, p. 468 (1831) (Afrique australe).  
*Polyhirma gracilis*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 307 (1850); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 342 (1896).  
*Polyhirma fossulata*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon. p. 50 (1846).
29. *P. griseostriata*, Fairmaire, C. r. Soc. Ent. Belg. Vol. 28, p. 71 (1884); Ann. Soc. Ent. Fr. p. 86 (1887) (Somalis).
30. *P. grisescens*, Fairmaire, idem, Vol. 28, p. 71 (1884); idem, p. 88 (1887) (Somalis).
31. *P. hamifera*, Harold, Mon. Akad. Wiss. Berl. p. 260 (1880) (Mombas, Afrique orientale).  
*Polyhirma hamifera*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 89 (1887).
32. *P. humilis*, Guérin in Lefebvre (*Anthia*), Voy. Abyss. p. 258 (1848) (note 1) (Abyssinie).
33. *P. intermedia*, Boheman (*Anthia*). Ins. Caffr. Vol. 1, p. 115 (1848) (note) (Sennaar).  
*Polyhirma intermedia*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 571 (1861).
34. *P. intricata*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 48, p. 367 (1882) (Zanzibar, Afrique orientale allemande, Usagara).  
*Polyhirma intricata*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 88 (1887).
35. *P. interrupta*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 89 (1887) (Somalis).
36. *P. leucospelota*, Bertoloni (*Thermophila*), Nov. Comm. Acad. Bonon. Vol. 10, p. 388, pl. 8, f. 3 (1849) (Mozambique, Zambèze, Transvaal, N'Gami). — **Pl. 2, Fig. 16.**  
*Anthia (Cypholoba) leucospelota*, Klug, Peter's Reise, p. 154, t. 8, f. 8 (1862).  
*Polyhirma leucospelota*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 368 (1882); id. Vol. 48, p. 172 (1887); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 344 (1896).  
*Anthia graphipteroïdes*, Guérin, Rev. Zool. p. 285 (1845).  
*Polyhirma graphipteroïdes*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. p. 281 (1883); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 346 (1896).  
*Anthia suturata*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 50 (1846).
37. *P. lugubrina*, Boheman, Vet. Akad. Förh. p. 9 (1860) (Svacop).
38. *P. macilenta*, Olivier (*Carabus macilentus*), Ent. Vol. 3, p. 26, t. 11, f. 130 (1795) (Afrique australe).  
*Anthia macilenta*, Dejean, Spec. Vol. 5, p. 467 (1831).  
*Polyhirma macilenta*, Chaudoir, Bull. Mosc. p. 307 (1850); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 348 (1896).  
*Anthia Drogéi*, Guérin, Lefebvre, Voy. Abyss. p. 257, note 2 (1848).  
*Anthia exarata*, Boheman, Ins. Caffr. Vol. 1, p. 109 (1848).  
*Anthia foveata*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 43 (1846).
39. *P. Marqueza*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 345 (1896) (Mozambique).
40. *P. Mouffleti*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 72 (1866) (Benguela).
41. *P. neonympha*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 368 (1882) (Zanzibar, N'Gami).
42. *P. notata*, Perroud (*Anthia*), Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 50 (1846).  
*Polyhirma notata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 348 (1896).  
*Anthia spuria*, Boheman, Ins. Caffr. Vol. 1, p. 111 (1848).  
*Anthia amabilis*, Boheman, idem, p. 110.
43. *P. obtusata*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 91, pl. 1, f. 2 (1887) (Somalis).
44. *P. opulenta*, Boheman, Vet. Akad. Förh. p. 9 (1860).  
*Polyhirma opulenta*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 349, pl. 8, f. 6 (1896).  
*Polyhirma scutellaris*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 573 (1861).
45. *P. Perspicillaris*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 187 (1878).  
*Polyhirma perspicillaris*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 345 (1896).
46. *P. Piaggiae*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 16, p. 201 (1881); idem, p. 266 (1895) (Abyssinie, Somalis). — **Pl. 2, Fig. 17.**
47. *P. Planti*, Chaudoir (*Cypholoba*), Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 569 (1861) (Tonga, Delagoa, Mozambique, Zambèze),  
*Polyhirma Planti*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 352 (1896).

48. *P. pluricostata*, Fairmaire, C. r. Soc. Ent. Belg. Vol. 26, p. 45 (1882); Ann. Soc. Ent. Fr. p. 90 (1887) (Zanzibar, Afrique orientale).
49. *P. posticalis*, Fairmaire, C. r. Soc. Ent. Belg. p. 7 (1885); Ann. Soc. Ent. Fr. p. 87 (1887) (Somalis, Ogaden).  
*Polyhirma posticalis*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova, Vol. 12, p. 751 (1892).
50. *P. proluxa*, Fairmaire, C. r. Soc. Ent. Belg. Vol. 35, p. 281 (1891) (Somalis).
51. *P. quadriplagiata*, Gerstäcker, Beitr. Ins. Zanzib. p. 13 (1866); Decken's Reise Mozamb. p. 60, t. 4, f. 8 (Zanzibar).
52. *P. Ranzanii*, Bertoloni (*Thermophila*), Nov. Comm. Acad. Bonon. Vol. 10, p. 386, t. 8, f. 2 (1849) (Zambèze, Mozambique).  
*Cypholoba Ranzanii*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 307 (1850); idem, p. 570 (1861).  
*Polyhirma Ranzanii*, Klug, Peters Reise, p. 153, t. 8, f. 7 (1862); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 351 (1896).
53. *P. rutata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 6, p. 101 (1892); idem, Vol. 7, p. 347 (1896) (Transvaal, Zambèze).
54. *P. salamensis*, Kolbe, Deutsch Ost-Afr. Vol. 4, Col. p. 58 (1897) (Dar es Salam, Tonga).
55. *P. scrobiculata*, Bertoloni (*Anthia*), Diar. 8-Congr. Sc. Ital. p. 90; Nov. Comm. Ac. Bonon. Vol. 10, p. 410, t. 9, f. 3 (1849) (Mozambique).  
*Polyhirma scrobiculata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 342 (1896).
56. *P. semidorsata*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 37, p. 13 (1893) (Shoa).
57. *P. semilaevis*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 571 (1861) (Tonga, Mozambique, Delagoa).  
*Polyhirma semilaevis*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 344 (1896).
58. *P. semisuturata*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 71 (1866) (Zambèze).  
*Polyhirma semisuturata*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 347 (1896).  
*Polyhirma neutra*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. p. 360 (1883).
59. *P. seriefoveata*, Fairmaire, C. r. Soc. Ent. Belg. p. 29, (1884), id. p. 141 (1885); Ann. Soc. Ent. Fr. p. 85 (1887) (Somalis).
60. *P. smiliphora*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 90 (1887) (Tabora, Tanganika).
61. *P. somalica*, Gestro, Ann. Mus. Stor. Nat. Genova (2), Vol. 12, p. 751 (1892) (Somalis).
62. *P. spathulata*, Gerstäcker, Arch. f. Naturg. p. 11, (1866); Decken's Reise, p. 58, t. 4, f. 5.
63. *P. subparallela*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 83 (1887) (Somalis).
64. *P. suturalis*, Kolbe, Deutsch. Ost-Afr. Vol. 4, p. 57 (1898) (Dar es Salam).
65. *P. suturella*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 72 (1866) (Zambèze).  
*Polyhirma suturella*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 91 (1887); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 347 (1896).
66. *P. tembena*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 605 (1896) (Mozambique).
67. *P. tenuicollis*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 188 (1878) (Shimba).
68. *P. tetrastigma*, Chaudoir (*Anthia*), Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 128 (1848); idem, p. 307 (1850) (Cap, Abyssinie).  
*Anthia dimidiata*, Rothe, Wieg. Arch. f. Naturg. p. 116 (1851).  
*Anthia Galinieri*, Reiche, Galin. Voy. Abyss. p. 259, t. 16, f. 1 (1848).
69. *P. trilunata*, Gerstäcker, Jahresber. Hamb. Anst. p. 43 (1884) (Kilimandjaro).

## 2. SUBGENUS MICROLESTIA, CHAUDOIR

70. *P. atrata*, Boheman (*Anthia*), Ins. Caffr. Vol. 1, p. 113 (1848) (Transvaal, Damaraland).  
*Microlestia atrata*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 307 (1850).  
*Polyhirma atrata*, Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 180 (1854).  
*Polyhirma nigrina*, Boheman, Vet. Akad. Förh. p. 10 (1860).
71. *P. immerita*, Boheman, Vet. Akad. Förh. p. 10 (1860) (Damaraland).  
*Polyhirma immerita*, Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 355 (1896).
72. *P. obtusa*, Chaudoir, Rev. Zool. p. 172 (1869) (Afrique S. W. allemande).
73. *P. oxygona*, Chaudoir (*Anthia*), Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 475 (1844) (Cap).  
*Microlestia oxygona*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 307 (1850); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 354 (1896).  
*Polyhirma oxygona*, Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 180 (1854).

74. *P. rugosopunctata*, Thunberg (*Anthia*), in Schönherr, Syn. Ins. p. 234 (1806) (Cap). — **Pl. 2, Fig. 18.**  
*Polyhirma rugosopunctata*, Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 180 (1854).  
*Microlestia rugosopunctata*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 307 (1850); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 353 (1896).  
*Anthia rubiginosa*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 42 (1846).
75. *P. sobrina*, Péringuey (*Microlestia*), Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 354 (1896) (Afrique australe).
76. *P. spinipennis*, Chaudoir (*Microlestia*), Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 308 (1850) (Cap).  
*Polyhirma spinipennis*, Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 180 (1854).
77. *P. tabida*, Fabricius (*Carabus tabidus*), Ent. Syst. p. 142 (1793) (Cap).  
*Carabus tabidus*, Olivier, Ent. Vol. 3, p. 25, pl. 8, f. 97 (1795).  
*Anthia tabida*, Fabricius, Syst. Eleuth. p. 223 (1805); Dejean, Spec. Vol. 1, p. 354 (1825).  
*Microlestia tabida*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 307 (1850); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 353, pl. 8, f. 9 (1896).  
*Polyhirma tabida*, Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 180 (1854).  
<sup>?</sup> *Carabus spinosus*, Linné, Syst. Nat. Gmel. Vol. 1 (1767).

## 5. GENUS ECCOPTOPTERA, CHAUDOIR

**Eccoptoptera.** Chaudoir, Rev. Mag. Zool. (3), p. 189 (1878); Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 93; Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Vol. 7, p. 338 (1896).

**Caractères.** — Les *Eccoptoptera* se distinguent des *Polyhirma* principalement par leurs élytres très tronquées et profondément échancrées à l'extrémité avec les angles sutural et externe saillants, légèrement arrondis au sommet, le premier un peu plus prolongé; le front est plan et sans ligne élevée entre deux sillons plus ou moins profonds. Tête carrée, brusquement rétrécie derrière les yeux et prolongée en col; languette plus allongée que chez les *Polyhirma*, paraglosses très courts; lobes latéraux du menton plus étroits; front plan; villosité des premiers articles des antennes et du dessous du corps plus longue et plus forte; le pénultième article des palpes labiaux est plus long et le dernier plus court.

Corselet beaucoup plus convexe, plus élargi un peu avant le milieu, tout en étant très aminci aux deux extrémités qui n'ont que juste la largeur du col et du pédoncule; beaucoup plus grossièrement ponctué.

Elytres beaucoup plus convexes, tronquées assez carrément, profondément échancrées.

Episternes postérieurs plus longs et plus étroits.

Articles dilatés des tarses antérieurs des ♂ guère prolongés en dedans et plus régulièrement triangulaires.

**Distribution géographique des espèces.** — Les insectes qui composent ce genre proviennent en grande partie de l'Afrique orientale, des Somalis, de Zanzibar, du Mozambique, etc.

1. *E. Adonia*, Kolbe, Mitth. Mus. Hamburg, Vol. 14, p. 76 (1897); Deutsch Ost-Afr. p. 58 (1898) (Afrique orientale allemande).
2. *E. chalcodera*, Harold, Mon. Akad. Wiss. Berl. p. 260 (1880) (Somalis, Ukamba). — **Pl. 2, Fig. 14, 19.**  
*Eccoptoptera chalcodera*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 94 (1887).
3. *E. cupricollis*, Chaudoir, Rev. Mag. Zool. p. 190 (1878) (Afrique orientale allemande, Zanzibar, Zambèze, Tabora).  
*Eccoptoptera cupricollis*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 93 (1887); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 338, pl. 4, f. 5 (1896).
4. *E. lagenula*, Gerstäcker (*Polyhirma*), Arch. f. Naturg. p. 13 (1866); Decken's Reise, p. 60, t. 4, f. 7 (Afrique orientale allemande, Zanzibar).  
*Eccoptoptera lagenula*, Chaudoir, Rev. Mag. Zool. p. 190 (1878).
5. *E. mutilloides*, Bertoloni (*Polyhirma*), Mem. Acad. Bologna, Vol. 8, p. 311, t. 23, f. 6 (1857) (Mozambique).  
*Eccoptoptera mutilloides*, Chaudoir, Rev. Mag. Zool. p. 190 (1878); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 339 (1896).  
*Polyhirma labrata*, Fairmaire, Ann. Soc. Ent. Fr. p. 231 (1891).

## 6. GENUS ATRACTONOTA, PERROUD

**Atractonotus.** Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 60 (1846); idem, p. 394 (1853).

**Atractonota.** Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 180 (1854); Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 576 (1861); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 336 (1896).

**Netrodera.** Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 308 (1850); idem, p. 576 (1861); Bates, Notes Leyd. Mus. 11, p. 204 (1889); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 337 (1896).

**Caractères.** — Se distinguent des autres genres d'*Anthiinae* par un facies particulier, très allongé : ce sont des *Polyhirma* auxquelles on aurait ajouté un prothorax d'*Agra* et une tête de *Xantholinus*.

Tête comprimée, en carré plus long que large, pourvue en arrière des yeux, qui sont très petits, peu saillants, d'un col menu et étroit; front presque uni; labre court, arrondi en avant avec quatre pores pilifères le long du bord antérieur; mandibules petites, courtes, munies d'une dent bifide en dedans de leur base, arquées et aiguës; palpes maxillaires très courts, gros, avec leur 2<sup>e</sup> article pas plus long que le dernier qui est largement tronqué; palpes labiaux avec leurs deux derniers articles égaux, le dernier cylindrique; languette courte, assez étroite; lobes latéraux du menton assez étroits, peu arqués en dehors, tronqués et échancrés au bout.

Prothorax allongé, fusiforme ou sublinéaire et tronqué aux deux extrémités.

Elytres très allongées, ovales, peu convexes, striées, sinuées obliquement à leur extrémité qui est épineuse par suite de la prolongation de l'angle sutural.

Pattes plus ou moins massives.

**Distribution géographique des espèces.** — Les espèces de ce genre habitent l'Afrique australe.

1. *A. formicaria*, Erichson (*Anthia*), Wieg. Arch. fr. Naturg. p. 214 (1843) (Angola, Benguela, Transvaal, Zambèze, Natal).

*Netrodera formicaria*, Chaudoir, Bull. Soc. Nat. Mosc. p. 308 (1850); idem, p. 576 (1861); Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 337, pl. 4, f. 9 (1896).

*Atractonota formicaria*, Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 180 (1854).

2. *A. Gallemaertsi*, Rousseau, Ann. Soc. Ent. Belg. Vol. 49, p. 203 (1905) (Tschinde).—Pl. 2, Fig. 15, 20.

3. *A. Mulsanti*, Perroud, Ann. Soc. Linn. Lyon, p. 60 (1846) (Zambèze, Natal, Cap).

*Atractonota Mulsanti*, Lacordaire, Gen. Col. Vol. 1, p. 180 (1854); Atlas. Vol. 1, t. 6, f. 5; Péringuey, Trans. S. Afr. Philos. Soc. Vol. 7, p. 337 (1896).

*Anthia Baucis*, Dohrn, Stett. Ent. Zeit. Vol. 43, p. 326, f. 6 (1881); idem, Vol. 48, p. 173 (1887).

*Anthia minima*, Bertoloni, Mem. Ac. Bolon. Vol. 8, p. 313, pl. 23 (1857).

var. *Zanzibarica*, Kolbe, Deutsch Ost-Afr. Vol. 4, p. 59 (1898) (Dar es Salam).

4. *A. Vethi*, Bates (*Netrodera*), Notes Leyd. Mus. Vol. 11, p. 204 (1889) (Benguela).

## ADDENDA

*Polyhirma Bennettii*, Marshall, Trans. Ent. Soc. London (1902) p. 547 (Afrique australe).

*Polyhirma commista*, Péringuey, Ann. S. Afr. Mus. Vol. 3 (1904), p. 184 (Afrique australe).

## TABLE ALPHABÉTIQUE

(Les noms des espèces ou variétés synonymes sont en italiques. Les genres ou sous-genres synonymes sont suivis du nom du genre auquel ils doivent se rapporter.)

	Pages.		Pages.
actaeon, Er. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	Boucardi, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
acuticollis, Thoms. ( <i>g. Cycloloba</i> ) . . . . .	10	brevicollis, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
adelpha, Thoms. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	5	brevivittata, Obst ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
adonia, Kolbe ( <i>g. Eccoptoptera</i> ) . . . . .	14	bucolica, Kolbe ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
adulatrix, Kolbe ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	Burchelli, Hope ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
Aemiliana, Dohrn ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9	<i>Burdoi</i> , Fairm. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
aenigma, Dohrn ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	<b>Calanthia</b> (subg.), Obst. . . . .	9
aequilatera, Klug ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	5	calida, Har. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9
affinis, Obst ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	Calliaudi, Cast. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
alboguttata, Deg. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	capillata, Obst ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	5
algoa, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	cardiodera, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
algoensis, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	cavernosa, Gerst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
algoensis, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	cephalotes, Guér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
Alstoni, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	chalcodera, Har. ( <i>g. Eccoptoptera</i> ) . . . . .	14
alternata, Raff. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	Chaudoiri, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
alternata, Bates ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	5	Chauleri, Linell ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
alveolata, Brème ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	<b>Chilanthia</b> (subg.), Obst . . . . .	7
amabilis, Bohem. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	cinctipennis, Leq. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
amatonga, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	cinereocincta, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
ampliata, Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	circuligera, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
anchora, Raff. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	circumscripta, Klug ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
Andersoni, Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	5	<i>circumscripta</i> , Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
angulata, Obst ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	commista, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	15
<b>Anthia</b> (genus), Weber . . . . .	4	consobrina, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
<b>ANTHII</b> . . . . .	3	convexipennis, Putz. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9
<b>ANTHIINÆ</b> . . . . .	1	costata, Gory ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
<i>anthracina</i> , Guér. ( <i>g. Baeoglossa</i> ) . . . . .	4	cribricollis, Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9
apicata, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	crudelis, Har. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
artemis, Gerst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	cruricollis, Mannerh. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
atra, Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	cupiens, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
<b>Atractonota</b> (genus), Perroud. . . . .	15	cupricollis, Chaud. ( <i>g. Eccoptoptera</i> ) . . . . .	14
<b>Atractonotus</b> , Perr. (= <i>Atractonota</i> , Perr.) . . . . .	15	<i>cursor</i> , Oliv. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
atrata, Bohem. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	<b>Cycloloba</b> (genus), Chaud. . . . .	9
<b>Baeoglossa</b> (genus), Chaud. . . . .	3	<b>Cypholoba</b> , Chaud. (= <i>Polyhirma</i> , Chaud.) . . . . .	10
<i>Baucis</i> , Dohrn ( <i>g. Atractonota</i> ) . . . . .	15	decemguttata, L. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
bella, Obst ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>decemsulcata</i> , Bon. ( <i>g. Baeoglossa</i> ) . . . . .	4
Benettii, Marsh. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	15	<i>Delegorguei</i> , Guér. ( <i>g. Cycloloba</i> ) . . . . .	10
biguttata, Bon. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>depressa</i> , Dej. ( <i>g. Cycloloba</i> ) . . . . .	9
bihamata, Gerst. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	desertorum, Thoms. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
biloba, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	<i>dimidiata</i> , Roth. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
bilunata, Bohem. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	dissimilis, Obst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
bimaculata, Perr. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	divisa, Bohem. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11
binotata, Perr. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	Dohrni, Rouss. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
bisentellata, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	<i>Dregéi</i> , Guér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
Bordasii, Roger ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	duodecimguttata, Bon. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6

	Pages.		Pages.
<i>Duparqueti</i> , Lac. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	Kolbei, Obst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<b>Eccooptera</b> (genus), Chaud. . . . .	14	<i>labrata</i> , Fairm. ( <i>g. Eccooptera</i> ) . . . . .	15
<i>edax</i> , Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	<i>laevicollis</i> , Schönh. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
<i>elegantula</i> , Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	<i>lagenula</i> , Gerst. ( <i>g. Eccooptera</i> ) . . . . .	14
<i>elliptica</i> , Motsch. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	<i>Lefeburei</i> , Guér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<i>elongatus</i> , Oliv. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>leucomelaena</i> , Roth. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<i>errans</i> , Oliv. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	<i>leucospelota</i> , Bert. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<i>exarata</i> , Bohem. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<i>limbata</i> , Dej. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<i>fallax</i> , Obst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	<i>limbipennis</i> , Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<i>ferox</i> , Thoms. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	<i>lugubrina</i> , Boh. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<b>Ferreti</b> , Reiche, ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<i>lunae</i> , Thoms. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<i>fimbriatus</i> , Thunb. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	<i>macilentata</i> , Oliv. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<i>formicaria</i> , Er. ( <i>g. Atractonota</i> ) . . . . .	15	<i>maculicollis</i> , Perr. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9
<i>formulata</i> , Perr. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<b>Mannerheimi</b> , Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<b>Fornasini</b> , Bert. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	<i>marginata</i> , Dej. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<i>fossulata</i> , Perr. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<i>marginipennis</i> , Cast. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<i>foveata</i> , Perr. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<b>marqueza</b> , Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<b>Fritschi</b> , Chaud ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<b>Martensi</b> , Obst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<i>Galini</i> , Reiche ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	<i>massilicata</i> , Guér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<i>galla</i> , Thoms. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>Massilicatzi</i> , Bohem. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<b>Gallemaerti</b> , Rouss ( <i>g. Atractonota</i> ) . . . . .	15	<i>maxillosa</i> , F. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<b>Georgei</b> , Ancey ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	<i>megeera</i> , Lac. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
<i>gorge</i> , Kolbe ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	<i>melanaria</i> , Boh. ( <i>g. Baeoglossa</i> ) . . . . .	4
<i>gracilis</i> , Dej. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<b>Mellyi</b> , Brême ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<i>graphipteroides</i> , Guér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<b>Menyharthi</b> , Brancs ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9
<i>griseostriata</i> , Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<b>Microlestia</b> (subgenus), Chaud. . . . .	10
<i>grisescens</i> , Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<i>mima</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<i>guttata</i> , Leq. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>minima</i> , Bertol ( <i>g. Atractonota</i> ) . . . . .	15
<i>hamifera</i> , Har. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<i>modesta</i> , Obst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<b>Hedenborgi</b> , Boh. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<b>Mouffleti</b> , Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<i>heres</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<b>Mulsanti</b> , Perr. ( <i>g. Atractonota</i> ) . . . . .	15
<i>hexasticta</i> , Gerst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>mutilloides</i> , Bert. ( <i>g. Eccooptera</i> ) . . . . .	15
<b>Hildebrandi</b> , Har. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	<i>namaqua</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
<i>homoplata</i> , Leq. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>natalensis</i> , Perr. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<i>hottentota</i> , Oliff. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	<i>neonympha</i> , Dohrn. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<i>humilis</i> , Guér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<b>Netrodera</b> , Chaud. (= <i>Atractonota</i> , Perroud) . . . . .	15
<i>ida</i> , Kolbe ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>neutra</i> , Dohrn. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
<i>immaculata</i> , Walleng. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>nigriana</i> , Boh. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
<i>immerita</i> , Boh. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	<b>Nimrod</b> , F. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<i>incolata</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>niveicincta</i> , Bates ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<i>indica</i> , Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	<i>notata</i> , Perr. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<i>intempestiva</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>obtusa</i> , Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
<i>intermedia</i> , Boh. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<i>obtusata</i> , Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
<i>interrupta</i> , Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<b>Odontanthia</b> (subgenus), Obst. . . . .	9
<i>intricata</i> , Dohrn ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	<i>omostigma</i> , Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<i>khoina</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	<i>ooptera</i> , Bates ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
<i>knysna</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<i>opulenta</i> , Boh. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
		<i>orientalis</i> , Hope ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
		<i>ovampoa</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6

	Pages.		Pages.
ovampoensis, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	sexmaculata, Fairm. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
oxygona, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	14	sexnotata, Thunb. ( <i>g. Cycloloba</i> ) . . . . .	9
<b>Pachymorpha</b> (subgenus), Hope . . . . .	8	simplex, Obst ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
pachyoma, Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	smiliophora, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	13
parallela, Obst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	sobrina, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	14
parva, Obst. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	somalica, Gestro ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
perspicillaris, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	spathulata, Gerst. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
Petersi, Klug. ( <i>g. Anthia</i> ). . . . .	6	spinipennis, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	14
Piaggiae, Gestro ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	12	<i>spinosus</i> , Linné ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	14
<i>pilosa</i> , Boh. ( <i>g. Cycloloba</i> ) . . . . .	9	<i>spuria</i> , Boh. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12
Planti, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	Sternbergi, Obst ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
pluricostata, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	13	stolida, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
<i>polioloma</i> , Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	11	<i>striatopunctata</i> , Guér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9
<b>Polyhirma</b> (genus), Chaud. . . . .	10	stygne, Kolbe ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<b>Polyhirmi</b> . . . . .	10	subparallela, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
portentosa, Fairm. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9	sulcata, Fabr. ( <i>g. Anthia</i> ). . . . .	7
<i>portentosa</i> , Dohrn. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8	suturalis, Kolbe ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
posticalis, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	<i>suturata</i> , Perr. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	12
praesignis, Bates ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	suturella, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
prolixa, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	tabida, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	14
Promontorii, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ). . . . .	9	tembena, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	13
<i>propinqua</i> , Pér. ( <i>g. Anthia</i> ). . . . .	6	tenuicollis, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
pulcherrima, Bates ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	9	tetrastigma, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	13
quadriguttata, F. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	<b>Thermophila</b> (subgenus), Hope . . . . .	5
quadriplagiata, Gerst. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	thoracica, Fairm. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
Ranzanii, Bert. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	<i>Thunbergi</i> , Fisch. ( <i>g. Anthia</i> ). . . . .	7
Reichei, Dej. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	tomentosa, Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
Revoili, Luc. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7	torva, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
<i>rubiginosus</i> , Perr. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	14	trilunata, Gerst. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13
rugosopunctata, Thunb. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	14	truncatipennis, Boh. ( <i>g. Cycloloba</i> ). . . . .	10
rutata, Pér. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	unicolor, Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
salamensis, Kolbe ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	vagans, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
scrobiculata, Bert. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	variabilis, Obst ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
<i>scutellaris</i> , Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	12	venator, Fairm. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
semidorsata, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	Vethi, Bates ( <i>g. Atractonota</i> ) . . . . .	15
semilaevis, Chaud. ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	villosa, Thunb. ( <i>g. Baeoglossa</i> ) . . . . .	4
semisuturata, Chaudoir ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	13	villosa, Leq. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6
<i>septemcostata</i> , Dohrn ( <i>g. Polyhirma</i> ) . . . . .	11	<i>vitticollis</i> , Bates ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8
septemguttata, Fabr. ( <i>g. Cycloloba</i> ). . . . .	9	vorax, Pér. ( <i>g. Anthia</i> ). . . . .	6
seriefoveata, Fairm. ( <i>g. Polyhirma</i> ). . . . .	13	Westermanni, Dohrn ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	7
sexcostata, Chaud. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	6	zanzibarica, Kolbe ( <i>g. Atractonota</i> ). . . . .	15
sexguttata, Fairm. ( <i>g. Anthia</i> ) . . . . .	8		



## EXPLICATION DES PLANCHES

## PLANCHE I.

- Fig. 1. *Baeoglossa villosa*, Thunberg.  
— 2. Bouche de *Baeoglossa villosa*, Thunberg.  
— 3. *Anthia (Chilanthia) cavernosa*, Gerstæcker.  
— 4. *Anthia (Pachymorpha) 6-guttata*, Fabricius.  
— 5. *Anthia maxillosa*, Fabricius ♂.  
— 6. *Anthia maxillosa*, Fabricius ♀.  
— 7. *Anthia (Thermophila) 10-guttata*, Linné.  
— 8. Bouche de *Anthia 10-guttata*, Linné.  
— 9. *Anthia (Odontanthia) calida*, Harold.

## PLANCHE 2.

- Fig. 10. *Cycloloba truncatipennis*, Boheman.  
— 11. Bouche de *Cycloloba truncatipennis*, Boheman.  
— 12. *Polyhirma alveolata*, Brême.  
— 13. Bouche de *Polyhirma alveolata*, Brême.  
— 14. Bouche de *Eccooptera chalcodera*, Harold.  
— 15. *Atractonota Gallemmaertsi*, Rousseau.  
— 16. *Polyhirma leucospelota*, Guérin.  
— 17. *Polyhirma Piaggiae*, Gestro.  
— 18. *Polyhirma rugosopunctata*, Thunberg.  
— 19. *Eccooptera chalcodera*, Harold.  
— 20. Bouche de *Atractonota Gallemmaertsi*, Rousseau.
-

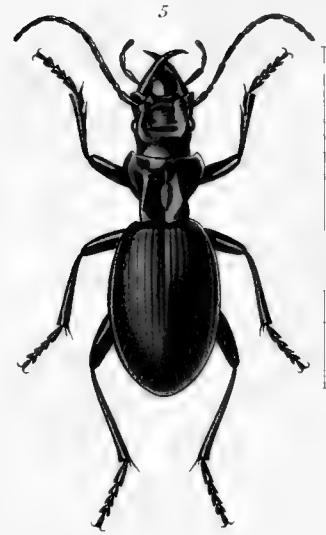




*Anthia maxillosa* Fabr. ♀



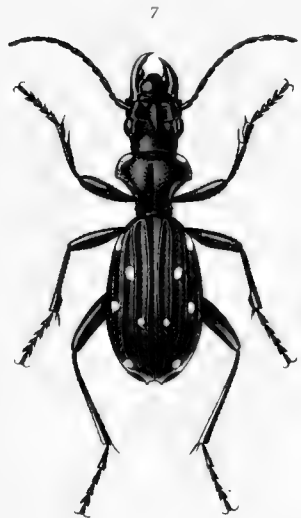
*Bacoglossa villosa* Thunb.



*Anthia maxillosa* Fabr. ♂



*Anthia 10-guttata* L.



*Anthia (Thermophila) 10-guttata* L.



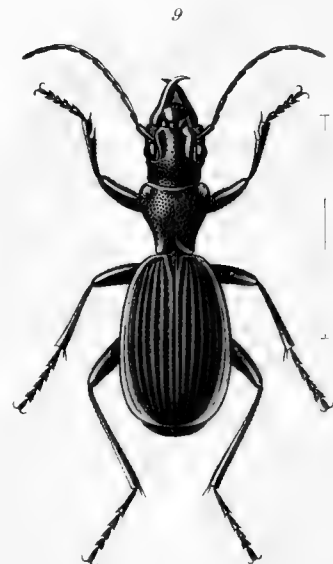
*Bacoglossa villosa* Thunb.



*Anthia (Chilanthia) cavernosa* Gerst.



*Anthia (Pachymorpha) 6-guttata* Fabr.



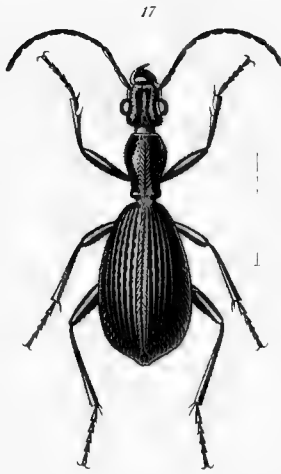
*Anthia (Odontanthia) calida* Har.

FAM. CARABIDÆ  
SUBFAM. ANTHIINÆ

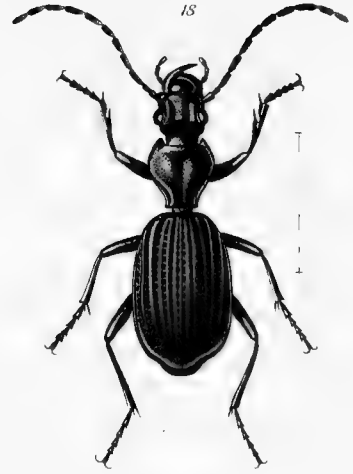
UNIVERSITY OF  
MICHIGAN LIBRARY  
ANN ARBOR, MICH.



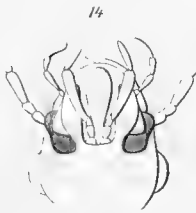
*Polyhirma alveolata* Erëne



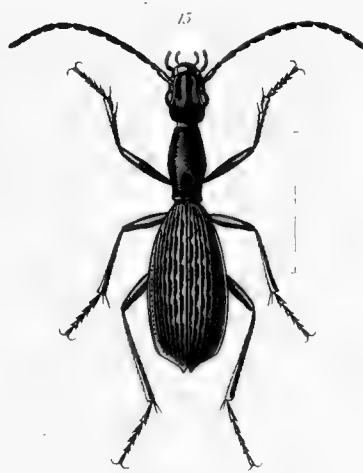
*Polyhirma Piaggiae* Gestro



*Polyhirma (Microlestis) rugosopunctata* Thunb.



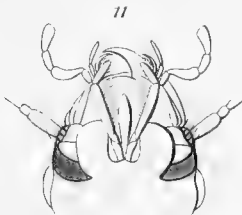
*Eccoptoptera chalcodera* Har



*Atractonota Gallemaertsi* Rouss



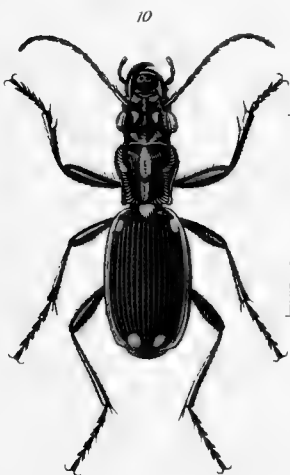
*Atractonota Gallemaertsi* Rouss



*Cycloloba truncatipennis* Boh.



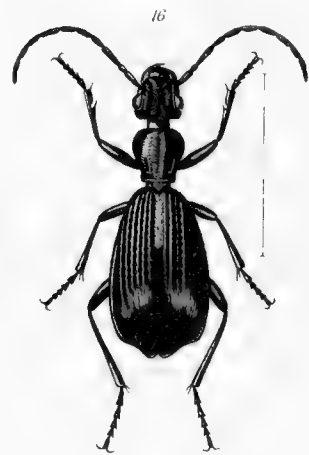
*Polyhirma alveolata* Erëne



*Cycloloba truncatipennis* Boh.



*Eccoptoptera cupricollis* Chaud



*Polyhirma leucospelota* Guér.

FAM. CARABIDÆ

SUBFAM. ANTHIINÆ



# LEPIDOPTERA

FAM. NYMPHALIDÆ

SUBFAM. HYANTINÆ





# LEPIDOPTERA RHOPALOCERA

## FAM. NYMPHALIDÆ

### SUBFAM. HYANTINÆ

VON H. STICHEL

MIT I COLORIERTEN TAFEL



Die Subfamilie *Hyantinae* ist jüngsten Datums. Sie wurde fast gleichzeitig von Röber und von Stichel (1905) aufgestellt, von ersterem unter Abtrennung von der Familie *Morphidae* als Familie *Hyantidae*, von letzterem durch Elimination aus den *Amathusiinae*. Vorhergehende Autoren, wie Hewitson (1862), Haase (1888), Schatz (1889) u. a., stellten die zugehörigen Gattungen oder, soweit ihnen bekannt, eine derselben zu den *Morphidae*; nur bei Herrich-Schäffer (1864) finden wir die damals bekannte einzige Gattung *Hyantis* unter den *Nymphalina*. Die Entwicklungsgeschichte deckt sich so mit derjenigen der *Amathusiinae*, sie beschränkt sich aber auf eine bescheidenere Anzahl von Daten, weil die betreffenden Gattungen vermöge der geringeren Artenzahl und auch wohl wegen der Seltenheit der Vertreter weniger häufig Anlass zur systematischen Aufzählung und Behandlung gegeben haben. Die Subfamilie umfasst nur zwei Genera, welche einen engen Anschluss an die *Satyrinae* erkennen lassen. Typus der Subfamilie ist die Gattung *Hyantis*.

#### LITERATURNACHWEIS

- Hyantidae**, Röber in Soc. Ent. Vol. 19, p. 170 (1905, Februar).  
**Hyantidae**, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 306 (1905, April).  
**Hyantinae**, Stichel ibidem, Vol. 49, p. 306 (1905).  
**Morphidae** (part.), Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3; Index, p. 65 (1862).  
**Morphinae** (part.), Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 115 (1871).  
**Morphiden** (part.), Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 187 (1887).  
**Morphidae** (part.), Haase in Corr. Bl. Iris, Vol. 1, p. 306 (1888).

**Morphiden der alten Welt** (part.), Schatz (Staudinger u.), Exot. Schmett. Vol. 2, p. 184 (1889).

**Morphidae** (part.), Hagen in Jahrb. Nassau Ver. Nat. Vol. 50, p. 79 (1897).

**Morphinae** (part.), Grose-Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 3 (1898).

**Allgemeine Charaktere.** — Hyantinae gehören hinsichtlich der Grösse zu den exotischen Tagschmetterlingen der Mittelstufe. Der Flügelschnitt ist einfach: Vorderflügel im allgemeinen Umriss rechtwinklig dreieckig, Hinterflügel eirund. Die beiden Gattungen der Subfamilie sind im Bau nicht sonderlich verschieden, desto mehr aber abweichend in der Färbung. Während das typische Genus den Habitus und das Kleid von gewissen Vertretern der Gattung *Taenaris* der Subfamilie *Amathusiinae* angenommen hat und ausser weisser Grundfarbe mit schwarzer Berandung oder schwarzbraunem Hinterrandsfelde der Oberseite, die jener Gattung eigentümlichen Augenflecke auf Ober- und Unterseite in leicht veränderter Anlage zur Schau trägt, ist die Grundfarbe der anderen braun, der Vorderflügel mit breiter gelber Binde; indessen sind auch hier die Augenflecke auf der Unterseite des Hinterflügels in analoger Weise und charakteristischer Gestalt vorhanden.

Kopf und Körper verhältnismässig klein. Die Augen sind gross, breit-elliptisch gewölbt, unbehaart; die dreigliedrigen Palpen überragen den Kopf wenig oder gar nicht, sind aussen dicht, an der Innenseite spärlicher beschuppt und behaart. Der an der Innenseite des Basalgliedes liegende chitinöse Fleck klein aber gut ausgebildet, mit feinen, kegelartigen oder fischgrätenähnlichen Gebilden regelmässig und dicht bedeckt. Die Antennen sind dünn, etwa von der Länge der Zelle des Vorderflügels, distal nur sehr wenig verdickt, ventral mit den für die Familie charakteristischen, durch feine kielartige Grade getrennten und begrenzten zwei rillenartigen Vertiefungen, in denen, spärlich und ziemlich gleichmässig verteilt, feine Härchen und einzelne Borsten stehen; der Schaft der Antennen ist unbehaart, die einzelnen Glieder gut abgesetzt. Vorderfüsse beim ♂ mit langem eingliedrigem, beim ♀ mit fünfgliedrigem Tarsus. Das Geäder ist nicht sonderlich kräftig aber normal, Vorder- und Hinterflügel mit geschlossener Zelle, deren Bildung im Hinterflügel sehr charakteristisch ist und sich nur bei einzelnen Satyriden-Gattungen in ähnlicher Weise wiederholt. Praecostalis einfach, hakenförmig der Flügelwurzel zugewendet.

Die Hyantinae schliessen sich im allgemeinen einerseits der Tribus *Taenaridi* der *Amathusiinae* eng an, erinnern aber andererseits in vielen Punkten an die *Satyriinae* und bilden einen vermittelnden Uebergang zwischen beiden. Auffällig ist die der einen hierher gehörenden Gattungen (*Morphopsis*) eigentümliche Endader im Hinterflügel.

Ueber die biologischen Verhältnisse und Lebensgewohnheiten der *Hyantinae* ist bis jetzt nichts bekannt geworden, alle Formen der einen äusserst variablen Hyantis-Art gelten ebenso wie die *Morphopsis*-Formen als selten und scheinen nach direkten oder indirekten Publikationen der Fang-Ergebnisse der verschiedenen Reisenden und Sammler tatsächlich nur einzeln angetroffen zu werden.

#### UEBERSICHT DER GATTUNGEN

- |   |                                |
|---|--------------------------------|
| 1. Hinterflügel ohne Endader nahe dem Hinterrande . . . . . | 1. Genus HYANTIS, Hewitson.    |
| 2. Hinterflügel mit Endader nahe dem Hinterrande . . . . .  | 2. Genus MORPHOPSIS, Oberthür. |

### I. GENUS HYANTIS HEWITSON

**Hyantis.** Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3, t. Drusilla & Hyantis 1 (lfd. N° 68) (spec. *H. hodeva*) (1862); Herrich-Schäffer in Corr. Bl. Ver. Regensb. Vol. 19, p. 89 (1865); Kirby, Cat. diurn. Lep. p. 119; Scudder in Proc. Amer. Acad. Sc. Vol. 10, p. 193 n. 542 (1875); Staudinger u. Schatz, Exot. Schmett. Vol. 1, p. 191 (1887), Vol. 2, p. 188 (1889); Haase in Corr. Bl. Iris Vol. 1, p. 311 (1888); Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 303 (1905).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf ziemlich klein, Augen eiförmig gewölbt, Stirn kurz behaart, Palpen dicht behaart und beschuppt, an der Innenseite spärlicher, dem Kopf dicht anliegend und ihn kaum überragend. Basalglied kurz, stark gekrümmt, ventral kaum länger behaart als das Mittelglied; Basalfleck klein, nierenförmig, an der dorsalen Kante, hart an der Wurzel liegend, dicht und gleichmässig mit etwas nach oben gerichteten feinen Kegeln bedeckt. Mittelglied bedeutend länger, aufwärts gerichtet, dorsal gleichmässig kurz und ohne Büschelbildung behaart. Endglied kurz zapfenförmig, glatt. Antennen dünn, etwa von der Länge der vorderen Zellwand des Vorderflügels, distal ganz schwach keulig verdickt, Schaft unbeschuppt, die ventralen Rillen gut und deutlich bis zum Endglied ausgeprägt, in den Vertiefungen der einzelnen Segmente spärlich aber gleichmässig verteilte feine Härchen und einzelne, paarweise angeordnete Borsten. Thorax und Abdomen mässig entwickelt, letzteres bedeutend kürzer als der Hinterflügel. Behaarung auf dem Thorax und vorn auf dem Abdomen länger, etwas wollig, sonst kurz und glatt. Vorderflügel im allgemeinen Umriss rechtwinklig dreieckig. Vorderrand schwach gekrümmt, Apex abgerundet, Distalrand gerade, Hinterwinkel abgerundet rechtwinklig, Hinterrand beim ♂ stark konvex, beim ♀ gerade. Costalis etwas über  $\frac{2}{3}$  der Länge des Vorderrandes. Subcostalis fünfstäbig. SC 1 und 2 in kurzem Abstände unter sich und proximal von der vorderen Zellecke abgezweigt, lang auslaufend; SC 3 in grösserem Abstände distal von der Zelle, etwa in der Mitte zwischen dieser und der Gabelung von SC 4 und 5 abgezweigt, in die Rundung des Apex mündend. Gabel von SC 4 und 5 sehr lang, erstere ebenfalls in der apicalen Rundung, letztere vorn am Distalrande endigend. Zelle breit und kurz, unter halber Flügellänge. V D C verkümmert. V R hart an der vorderen Zellecke entspringend. M D C mässig lang, in proximaler Richtung konkav gebogen, mit kurzem, in die Zelle rücklaufendem Spitzenansatz; H R mässig gekrümmt und parallel zu V R verlaufend; H D C S-förmig gebogen, in spitzem Winkel in den ziemlich scharf gekrümmten Bug des vorderen Medianastes einlaufend. V M und M M leicht gekrümmt, parallel, H M etwas näher an M M gewurzelt als die beiden ersteren bei einander, flacher gekrümmt. S M beim ♂, der Ausbuchtung des Hinterrandes entsprechend, stark gebogen. — Hinterflügel fast elliptisch, Vorderrand flach gekrümmt, Apex ziemlich deutlich gewinkelt, Distalrand leicht gewellt, Hinterwinkel abgerundet, Hinterrand vorn etwas gelappt. Präcostalis kurz, hakenförmig wurzelwärts gekrümmt. Zelle geschlossen, kurz und breit, von eigentümlicher Bildung: S C proximal stark hakenförmig nach vorn gebogen, dann in einem flach stumpfen Winkel lang in den Apex auslaufend. Aus dem Scheitel dieses Winkels entspringt die mässig lange, schräg nach hinten abfallende V D C. Von dieser ist M D C kurz nach hinten abgesetzt, dann scharf rechtwinklig gebrochen, läuft lang in distaler Richtung aus, um in stumpfem Winkel in die wiederum schräg nach hinten gestellte H D C überzugehen; aus dem Scheitel des Winkels der M D C läuft ein kurzer Fortsatz in die Zelle zurück. V R und H R anfangs parallel, leicht gekrümmt, distal letztere stärker nach hinten geneigt. H D C trifft die Mediana in spitzem Winkel und wird hierdurch die Zelle keilförmig abgeschlossen. V M stärker gekrümmt als die nur wenig divergierenden M M und H M. S M leicht gebogen, H A geschweift, von bedeutender Länge. Beim ♀ die Zelle flacher, S C weniger stark ausgebogen, der distale Schenkel der M M etwas länger, H M scharf rechtwinklig von ihm abgesetzt, quer gestellt, den Bug des vorderen Medianastes rechtwinklig treffend. — ♂ auf der Oberseite des Vorderflügels mit einem grossen, länglichen, kreideartig bestäubten Duftschnuppenfleck im Hinterrandfelde, auf dem Hinterflügel zwischen den Adern des vorderen Feldes drei schmale, heller oder dunkler getriebte, atlasartig glänzende Duftschnuppen-Streifen mit dunklerer, matterer Begrenzung und teilweise verzweigter Einfassung.

Eine, sehr variable, Art, die eine ungewöhliche Aehnlichkeit mit den weissen Arten der Gattung *Taenaris* besitzt.

Schema des Flügelgeäders. — **Tafel, Fig. I.**

**Geographische Verbreitung der Art.** — Das Fluggebiet erstreckt sich auf das Festland von Neu-Guinea und die anliegenden Inseln.

## VERZEICHNIS DER FORMEN

1. *Hyantis hodeva* Hewitson.

- Hyantis hodeva*, Hewitson, Exot. Butt. Vol. 3, t. Drusilla & Hyantis 1 f. 5, 6 (1862).  
*Hyantis hodeva*, Kirsch in Mitteil. Zool. Mus. Dresden, Vol. 1, p. 123 (1877).  
*Hyantis hodeva*, Staudinger (u. Schatz), Exot. Schmett. Vol. 1, p. 191, t. 63 (1887).  
*Hyantis hodeva*, Heller in Ent. Nachr. Vol. 20, p. 371 (1894).  
*Hyantis hodeva*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 107 (1894).  
*Hyantis* (err. typ.) *hodeva*, Grose-Smith in Nov. Zool. Vol. 1, p. 257 (1894).  
*Hyantis hodeva*, Hagen in Jahrb. Nassau Ver. Nat. Vol. 50, p. 79 (1897).  
*Hyantis hodeva*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 310, t. 4 f. 1, 2 (forma principalis) (1905).  
*Hyantis hageni*, Röber in Ent. Zeit. Stett. Vol. 64, p. 341 (1903).  
 Neu-Guinea, Waigeu, Fergusson Inseln.

2. Forma *xanthophthalma* Röber.

- Hyantis xanthophthalma*, Röber in Ent. Zeit. Stett. Vol. 64, p. 339 (1903).  
*Hyantis hodeva* forma *xanthophthalma*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 310, t. 4 f. 3 (1905).  
 Deutsch-Neu-Guinea.

3. Forma *helvola* Stichel.

- Hyantis hodeva* forma *helvola*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 311 (1905).  
 Neu-Guinea, loc. ?

4. Forma *microphthalma* Heller.

- Hyantis hodeva microphthalma*, Heller in Ent. Nachr. Vol. 20 p. 371 (1894).  
*Hyantis hodeva* var. *microphthalma*, Röber in Ent. Zeit. Stett. Vol. 64, p. 342 (1903).  
*Hyantis hodeva* forma *microphthalma*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 311, t. 4 f. 5 (1905).  
 Deutsch-Neu-Guinea, Andai.

5. Forma *anulata* Stichel.

- Hyantis hodeva* forma *anulata*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 311, t. 4 f. 6 (1905).  
 Neu-Guinea, loc. ?

6. Forma *melanomata* Staudinger. — Tafel, Fig. 2 ♀.

- Hyantis hodeva* var. *melanomata*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 109 (1894).  
*Hyantis hodeva* var. *melanomata*, Heller in Ent. Nachr. Vol. 20, p. 369 (1894).  
*Hyantis hodeva* var. *melanomata*, Hagen in Jahrb. Nassau Ver. Nat. Vol. 50, p. 79 (1897).  
*Hyantis melanomata*, Röber in Ent. Zeit. Stett. Vol. 64, p. 342 (1903).  
*Hyantis hodeva* forma *melanomata*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 311, 312 f. A (♀), t. 4 f. 7 (♂) (1905).  
 Deutsch-Neu-Guinea.

7. Forma *infumata* Staudinger.

- Hyantis hodeva* var. *infumata*, Staudinger in Deutsche Ent. Zeit. Lep. (Iris), Vol. 7, p. 108 (1894).  
*Hyantis infumata*, Grose-Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 3, t. Morphinae f. 2 (Text: *H. hodeva* var. *infumata*) (1898).  
*Hyantis hodeva* var. *infumata*, Röber in Ent. Zeit. Stett. Vol. 64, p. 342 (1903).  
*Hyantis hodeva* forma *infumata*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 312, t. 4 f. 8 (1905).  
 Waigeu, Nord-West Neu-Guinea.

8. Forma *fuliginosa* Grose-Smith u. Kirby.

- Hyantis fuliginosa*, Grose-Smith u. Kirby, Rhop. Exot. Vol. 3, t. Morphinae f. 3 (Text: *H. hodeva* var. *fuliginosa*) (1898).  
*Hyantis hodeva* forma *fuliginosa*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 312 (1905).  
 Kapaur.

9. Forma *oxyophthalma* Stichel. — Tafel, Fig. 3 ♂.

- Hyantis hodeva* forma *oxyophthalma*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 312, t. 4 f. 9 (1905).  
 Andai.

## 2. GENUS MORPHOPSIS, OBERTHÜR

**Morphopsis.** Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova Vol. 15, p. 513 (1880); Hagen in Jahrb. Nassau Ver. Nat. Vol. 50, p. 79 (1897); Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 303 (1905).

**Allgemeine Charaktere.** — Kopf klein, Augen breit eiförmig gewölbt, nackt; Stirn kurz behaart, Palpen an der Aussenseite dicht, an der Innenseite spärlicher beschuppt und behaart, eng an dem Kopf

anliegend, diesen nicht überragend. Basalglied kurz, aufwärts gekrümmt, ventral mit zottig in Büscheln abstehenden, längeren, straffen Haaren; Basalfleck sehr klein, auf die Dorsal-Ecke an der Basis des Gliedes beschränkt, hell-braun chitiniert, in ganzer Ausdehnung von sehr feinen und kurzen, aufrechten, kegelartigen Gebilden bedeckt, im übrigen die Innenfläche des Palpengliedes sehr spärlich beschuppt, einzelne lanzettliche schmale Schuppen die Ränder des Fleckes überragend, der Rücken dünn behaart. Mittelglied bedeutend länger, dorsal und ventral etwas länger behaart, die Beschuppung an der Innenseite leicht gescheitelt, ohne Haarschopf am distalen Ende; Endglied scharf abgesetzt, sehr kurz, zapfenartig zugespitzt. Antennen dünn, unter halber Flügellänge, distal allmählich etwas verdickt, Schaft nicht beschuppt, die Rillen ventral gut ausgebildet, in den Vertiefungen der einzelnen Segmente die Härchen unregelmässig aber ziemlich dicht stehend, Borstenhaare einzeln vorhanden. Thorax und Abdomen ziemlich schwach, letzteres kaum von halber Länge des Hinterflügels, beide kurz, an den Einschnitten wollig behaart. Vorderflügel gedrunken, rechtwinklig dreieckig. Vorderrand ziemlich stark gekrümmt, Apex stumpf abgerundet, Distalrand leicht konkav, Analwinkel abgerundet rechtwinklig, Hinterrand beim ♂ lappig ausgebogen. Costalis und Subcostalis getrennt; erstere mündet etwa in der Mitte des zweiten Drittels des Vorderrandes in diesen. Subcostalis fünfästig, alle Aeste frei. SC 1 zweigt sich in kurzer Entfernung proximal vom vorderen Zellende, SC 2 dicht an demselben ab, beide in gestreckt schräger Richtung in den Vorderrand einlaufend. SC 3 entspringt in beträchtlicher Entfernung distal vom Zellende und mündet in den Anfang der apikalen Rundung. SC 4 und 5 bilden eine lange Gabel, erstere in den Apex, letztere vorn in den Aussenrand auslaufend. Zelle breit und kurz, unter halber Flügellänge. VDC sehr kurz, fast ganz verkümmert; MDC lang, in flachem Konkavbogen in die Zelle einspringend, mit kurzem, spitzem, rücklaufendem Aderansatz; HDC etwas kürzer, in entgegengesetzter Richtung flach gebogen, rechtwinklig zur Mediana gestellt. Die Radiales in paralleler, flach gekrümmter Richtung verlaufend; VM etwas stärker gekrümmt als die beiden anderen etwa parallel laufenden Medianäste; SM etwas geschweift. — Hinterflügel etwa eirund. Vorderrand proximal flach gekrümmt, von der Mitte ab ziemlich gestreckt schräg abfallend. Apex stumpf geeckt, Distalrand kreisbogenförmig, Analwinkel abgerundet, leicht markiert, Hinterrand vorn etwas gelappt. Praecostalis stark hakenförmig wurzelwärts gekrümmt. Costalis nach vorn scharf ausgebogen, nahe der Praecostalis nach hinten etwas stumpfwinklig gebrochen, im letzten Drittel der Länge des Vorderrandes auslaufend. Subcostalis proximal als vordere Wand der Zelle bauchig ausgebogen, der Costalis sehr genähert, mitunter mit derselben durch eine kurze Queraderbildung vereinigt, wodurch eine schmale, längliche Praecostalzelle entsteht; die SC hierauf flacher gekrümmt, in den Apex mündend; Zelle kurz und breit, vollkommen geschlossen, von ähnlicher Bildung wie die der vorigen Gattung; VDC schräg nach hinten abfallend, MDC bedeutend länger, rechtwinklig gebrochen, der vordere Schenkel sehr kurz, vom Scheitel des Winkels ein kurzer, in die Zelle rücklaufender Fortsatz; HDC etwas steiler nach hinten gerichtet, beim ♂ die Mediana in spitzem Winkel treffend und die Zelle mit dieser keilförmig abschliessend. Die Radiales leicht gekrümmt, annähernd parallel, VM und MM nahe aneinander gelegen, HM etwas weiter abgerückt, sonst normal, wie auch SM, die leicht gekrümmt ist. HM etwas geschweift, ziemlich lang. Ausser der Hinterrandader, nahe dem Hinterrande, diesem folgend und nahezu in halber Länge desselben mündend, eine feine aber deutlich röhrlige Endader. — ♂ auf der Oberseite des Hinterflügels mit einer breiten, matt glänzenden Duftsuppenfläche.

Nur eine, ziemlich grosse Art, die in ihrem Habitus an gewisse Satyriden (*Neorhina*) erinnert aber keinen Analzipfel am Hinterflügel besitzt.

Schema des Flügelgeäders. — **Tafel, Fig. 4.**

**Geographische Verbreitung der Art.** — Die eine Art der interessanten Gattung ist nur aus Neu-Guinea bekannt.

## VERZEICHNIS DER FORMEN

1. **Morphopsis albertisi** Oberthür.a. **Morphopsis albertisi albertisi** Oberthür.

*Morphopsis albertisi*, Oberthür in Ann. Mus. Stor. Nat. Genova. Vol. 15, p. 513, t. 2 f. 3 (M. d'Albertisi) (1880)

*Morphopsis albertisi*, Grose-Smith in Novit. Zool. Vol. 1, p. 357 (1894).

Westliches Neu-Guinea : Andai (Geelving-Bay).

b. **Morphopsis albertisi astrolabensis** Stichel. — Tafel, Fig. 5.

*Morphopsis albertisi astrolabensis*, Stichel in Berl. Ent. Zeit. Vol. 49, p. 307 (1905).

*Morphopsis d'Albertisi*, Hagen in Jahrb. Nassau Ver. Nat. Vol. 50, p. 79 (1897).

Oestliches Neu-Guinea : Astrolabe-Bay; Humboldt-Bay (?).

Zur Feststellung der Synonymie und zur Gruppierung der Formen der Gattungen, namentlich *Hyantis*, war mir das von den Herren Ch. Oberthür (Rennes), G. Weymer (Elberfeld) und Röber (Dresden) in zuvorkommender Weise überlassene Material sehr nützlich. Die Untersuchung der männlichen Copulationsorgane bestätigte den Zusammenhang der äusserst mannigfaltigen Variationsstufen von *Hyantis hodeva* zur Genüge und habe ich mich hierüber bereits eingehend in der Berl. Ent. Zeit. Vol. 49 geäußert.

## ALPHABETISCHES INHALTSVERZEICHNIS

(Synonyma sind *kursiv* gedruckt.)

## A. GATTUNGEN

	Seite.		Seite.
Hyantis . . . . .	2	Morphopsis . . . . .	4

## B. ARTEN UND FORMEN

	Seite.		Seite.
albertisi, <i>Morphopsis</i> . . . . .	6	infumata, <i>Hyantis</i> . . . . .	4
albertisi, <i>Morphopsis albertisi</i> . . . . .	6	infumata, <i>Hyantis hodeva</i> forma (var.) . . . . .	4
anulata, <i>Hyantis hodeva</i> forma . . . . .	4		
astrolabensis, <i>Morphopsis albertisi</i> . . . . .	6	melanomata, <i>Hyantis</i> . . . . .	4
		melanomata, <i>Hyantis hodeva</i> forma (var.) . . . . .	4
<i>d'Albertisi</i> , <i>Morphopsis</i> . . . . .	6	microphthalma, <i>Hyantis hodeva</i> forma (var.) . . . . .	4
fuliginosa, <i>Hyantis</i> . . . . .	4	oxyophthalma, <i>Hyantis hodeva</i> forma . . . . .	4
fuliginosa, <i>Hyantis hodeva</i> forma . . . . .	4		
<i>hageni</i> , <i>Hyantis</i> . . . . .	4	xanthophthalma, <i>Hyantis</i> . . . . .	4
helvola, <i>Hyantis hodeva</i> forma . . . . .	4	xanthophthalma, <i>Hyantis hodeva</i> . . . . .	4
hodeva, <i>Hyantis</i> . . . . .	4		

## ERKLÄRUNG DER TAFEL

	Seite
Fig. 1. Schema des Flügelgeäders der Gattung <i>Hyantis</i> ( <i>H. hodeva</i> Hewitson ♂, vergr. 5/4) . . . . .	4
— 2. <i>Hyantis hodeva forma melanomata</i> Staudinger ♀ . . . . .	4
— 3. <i>Hyantis</i> — — <i>oxyophthalma</i> Stichel ♂ . . . . .	4
— 4. Schema des Flügelgeäders der Gattung <i>Morphopsis</i> ( <i>M. albertisi</i> Oberthür ♂, vergr. 6/5) . . . . .	4
— 5. <i>Morphopsis albertisi astrolabensis</i> Stichel ♂ . . . . .	6

Fig. 2, 3 u. 5 Ad. Huwe, Fig. 1 u. 4 H. Stichel ad nat. del.

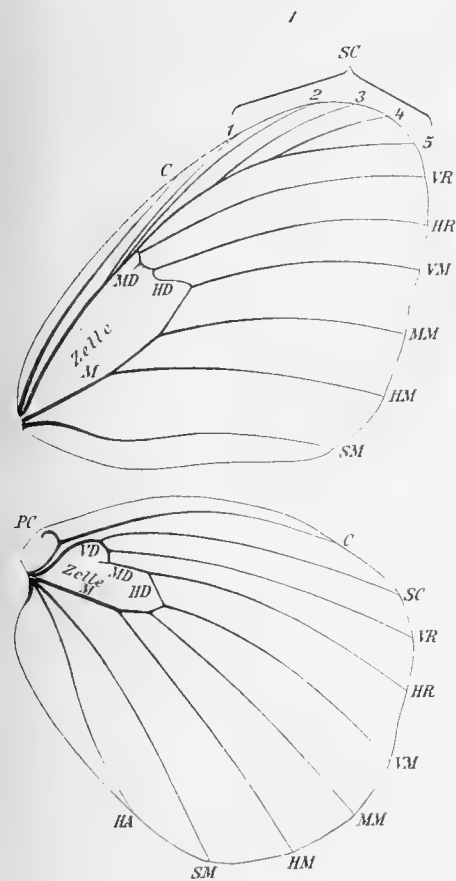
Wegen der Abkürzungen wird auf die Erklärung in den vorhergehenden Lieferungen der Nymphalidæ verwiesen.

Hierzu : E A = Endader.

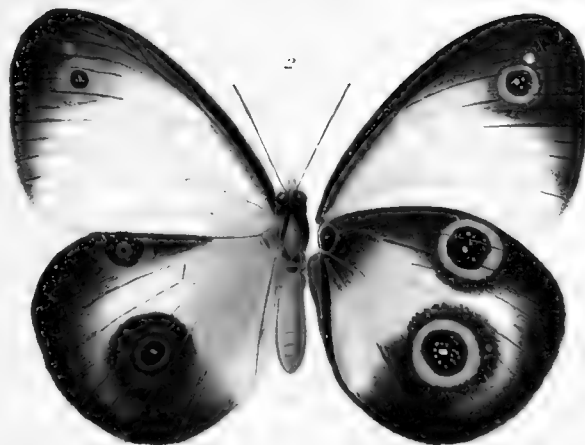
Hagen in Westfalen, 10. August 1905.







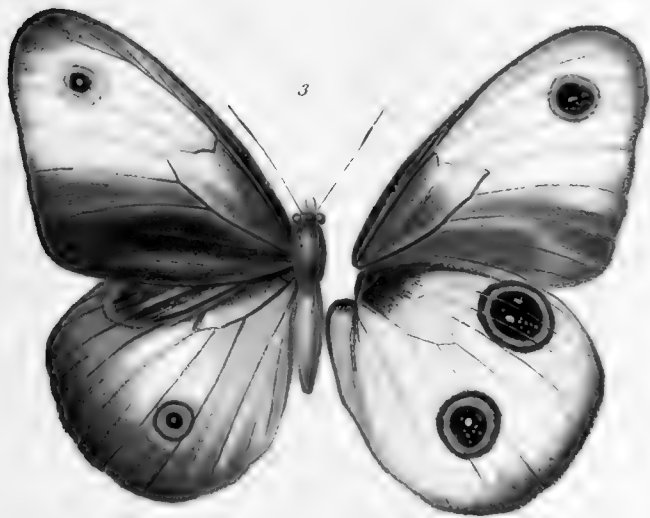
*G. Hyantis* ( $\frac{3}{4}$ )



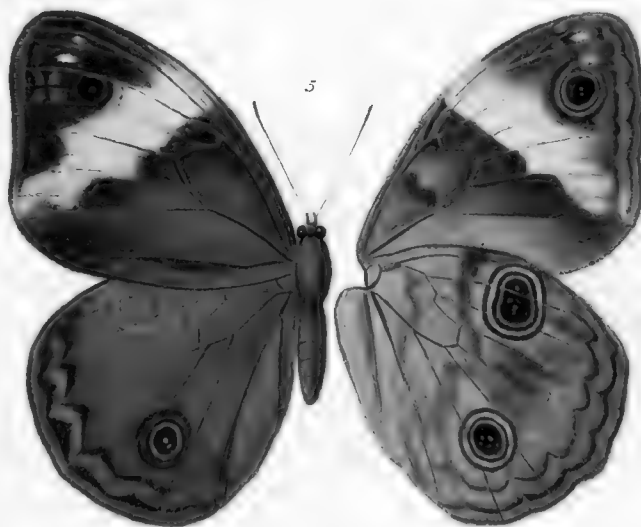
*Hyantis hodeva, forma melanomata* Stand. ♀



*G. Morphopsis* ( $\frac{2}{3}$ )



*Hyantis hodeva, forma oxyophthalma* Stieh. ♂



*Morphopsis albertisi astrolabensis* Stieh. ♂

FAM. NYMPHALIDÆ

SUBFAM. HYANTINÆ

LIBRARY  
OF THE  
UNIVERSITY OF ILLINOIS

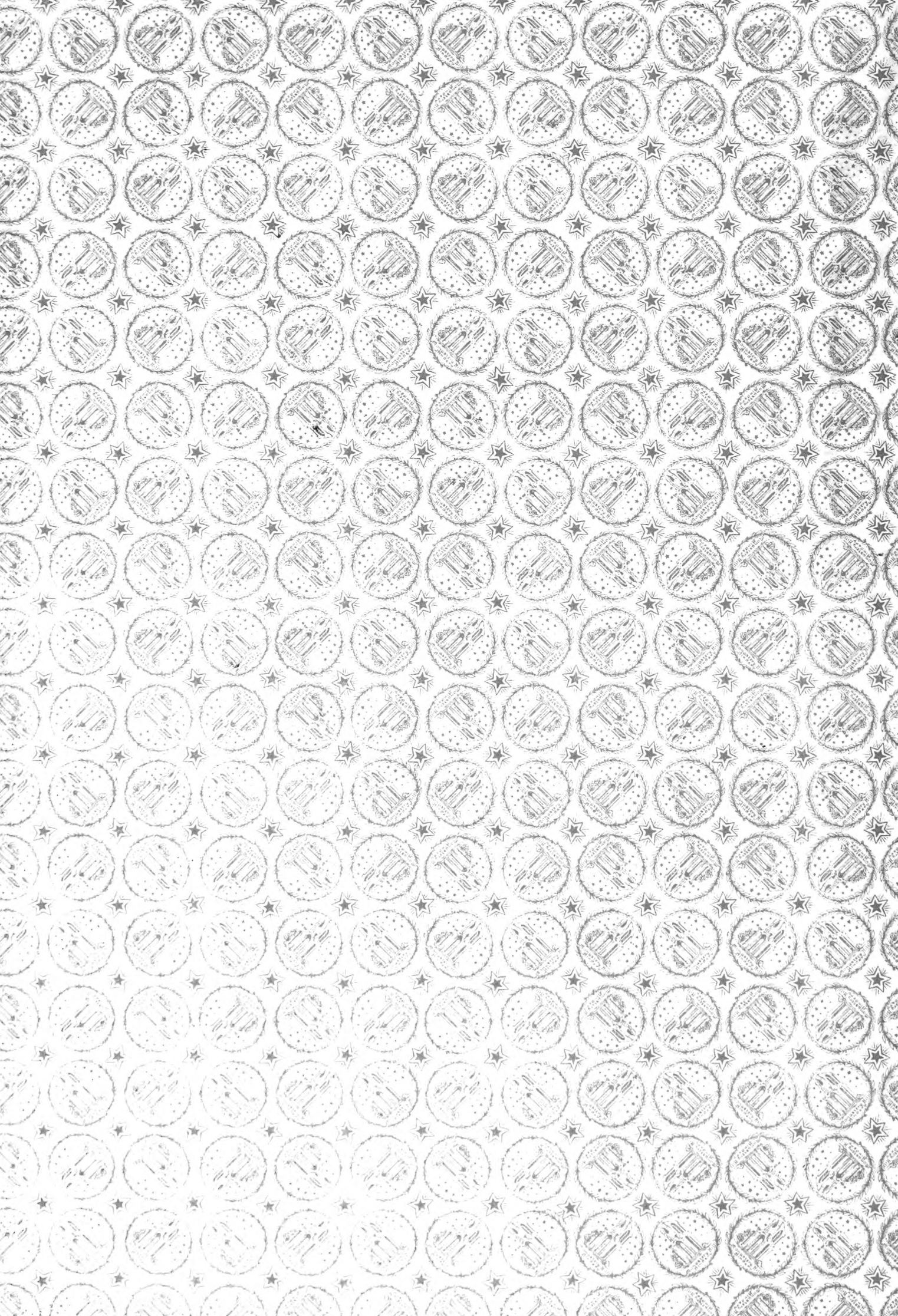




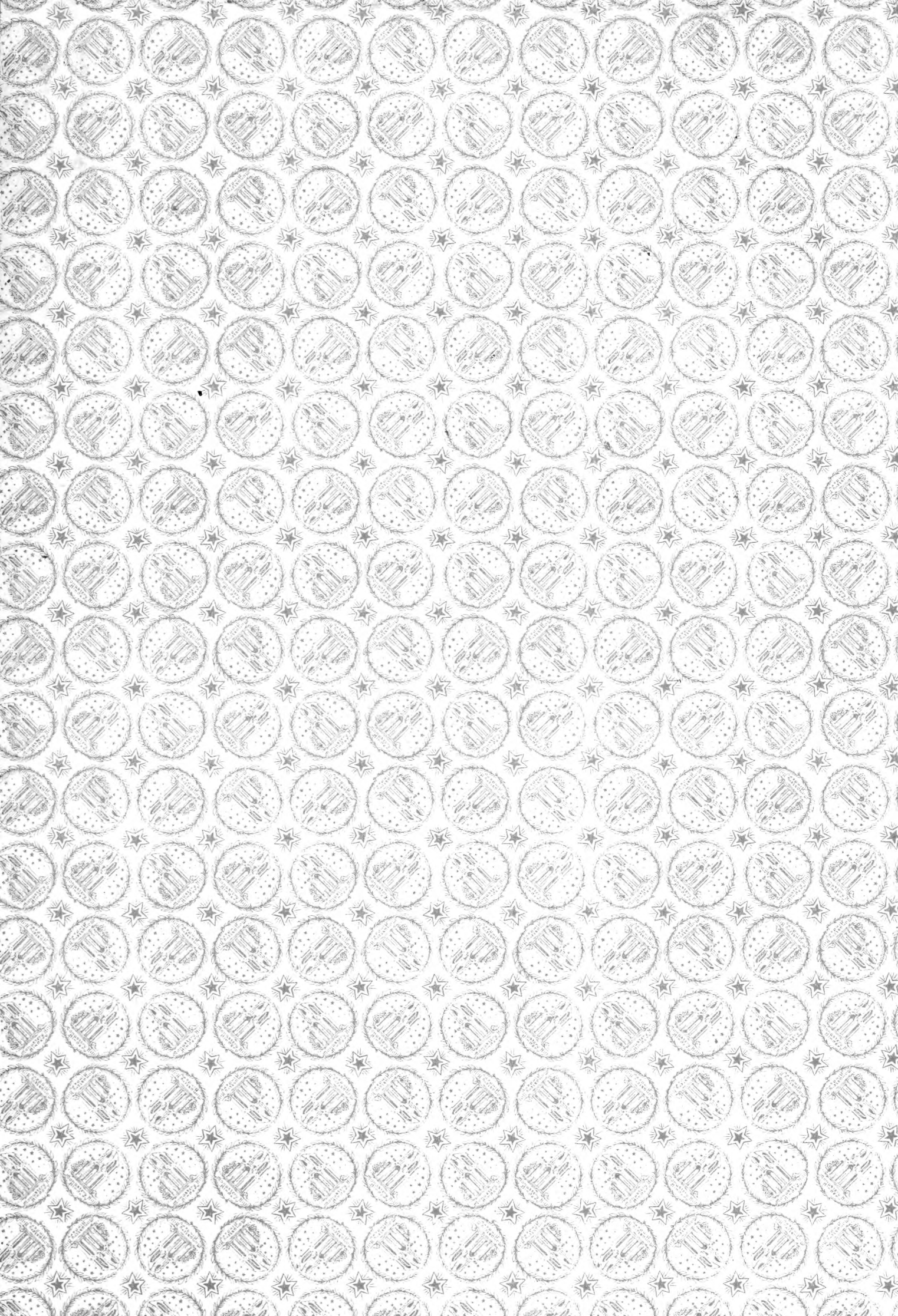












UNIVERSITY OF ILLINOIS-URBANA

Q 595.7G28

C001

GENERA INSECTORUM\$BRUXELLES

32-39



3 0112 009394872