

M. anaxibia pelias Fruhst. (*M. anaxibia*, Seitz V, 69 c.)

♀ mit der für Rio Grande üblichen Aufhellung, dadurch einen Rückschlag bildend zu *anaxibia* von Rio de Janeiro. Der transcellulare Fleck jedoch blau überdeckt, nicht rein weiß wie beim Namenstypus und auf der etwas verfärbten Abbildung im SEITZ.

Die costalen und intramedianen Punktflecken ebenso klein wie bei *calliphon*.

Es ist sehr wahrscheinlich, daß sich in Sao Paulo eine weitere geographische Form auffinden lassen wird.

Liste neuerdings beschriebener oder gezogener Parasiten und ihrer Wirte.

V.

Fortsetzung.

Aphaniptera.

Ceratophyllus apachinus	Cynomys arizonensis
— barbarus	Arvicanthis barbarus
— —	Mus algerus
— —	— musculus
— —	Apodemus sylvaticus hayi
— —	Dipodillus campestris
— —	Crocidura russula
— fasciatus	Apodemus sylvaticus
— —	Epimys alexandrinus
— —	— decumanus
— —	— norvegicus
— —	heirones shawii
— gibsoni	Gallus domesticus
— henleyi mauretanicus	Dipodillus campestris
— — numidus	Chelidon urbica
— sciurorum	Eliomys quercinus
— —	Glis italicus
— stimsoni	Thomomys sp.
Chiastopsylla rossi	Crocidura flavescens
— —	Mus rattus
— —	Mystromys albicaudatus
— —	Otomys irroratus
Ctenocephalus felis	Epimys norvegicus
— —	— rattus
— —	Felis catus
— —	Fennecus zerda
— —	Putorius putorius
— —	Vulpes vulpes
Ctenophthalmus agyrtus	Apodemus sylvaticus
— —	Epimys decumanus
— —	Pitymys multiplex
— —	— savii
— —	— multiplex
— —	— savii
Dinopsyllus ellobius	Mystromys albicaudatus
Doratopsylla blarinae	Blarina brevicauda
— dasycnemus	Apodemus sylvaticus
Hystriehopsylla talpae	Mus sp.
— —	Pitymys multiplex
— —	— savii
Ichnopsyllus gestroi	Nyctinomus cestonii
— grahami	Eptesicus capensis
— isomalus	Miniopterus sp.
— —	Rhinolophus augur

Ichnopsyllus texanus
— unipunctatus

Leptopsylla adelpha
— himalaica
— lanta

— musculi

Listropsylla agrippina
Notiopsylla kernuelensis

Nycterodopsylla eusarea

Pulex conepati
— irritans
— — bahiensis

Rhopalopsyllus gwyni
— platensis

Rooseveltiella georychi
Rothschildella occidentalis
Spilopsyllus cuniculi
Stenoponia tripectinata

Stenopsylla cruzi

Stephanocircus pectinipes
Xenopsylla cheopis

— —
— —
— —
— —
— —
— —
— nubicus
— —
— procaviae

Entomophaga.

Abella subflava
Ademon decrescens
Aenoplex carpocapsae
— plesiotypus

Ageniaspis fuscicollis

— —
— —
— —
— —

Aleiodes terminalis

Amblyteles armatorius
— camelinus
— flavizonatus
— fuscipennis
— proteus
— vadatorius

Amersibia prionoxysti

Anacharis typica

Anagrus armatus

— —
— —
— —
— nigriceps

Nyctinomus mexicanus

Rhinolophus ferrum

— hipposideros eguinum

Mus sp.

Epimys decumanus

Apodemus tscherga

Cricetulus fulvus

Epimys alexandrinus

— norvegicus

— rattus

Mystromys albicaudatus

Larus dominicanus

Prion banksi

Myotis myotis

Pipistrellus kuhlii

Conepatus suffocans

Canis familiaris

Homo sapiens

Epimys norvegicus

Ctenomys sp.

Didelphys sp.

Georychus sp.

Dasyptes novemcinctus

Capra ibex

Dipodillus campestris

Gerbillus hirtipes

Didelphis aurita

— opossum

Damaliscus pygargus

Epimys alexandrinus

— assimilis

— norvegicus

— querceti

— rattus

Mus commissarius

Pachyura occultidens

Miniopterus sp.

Rhinolophus augur

Procavia sp.

Blissus leucopterus

Hydrellia nigripes

Carpocapsa pomonella

— —

Dyscedestis farinatella

Oenostoma piniariella

Prays oleellus

Yponomeuta cognatellus

— malinellus

Heliophila unipuncta

Agrotis c.-nigrum

Pyrameis atalanta

Heliophila unipuncta

Chaerocampa porcellus

— elpenor

Agrotis segetum

Prionoxystus sp.

Hemerobius nervosus

Delphax saccharivora

Liburnia sp.

Perkinsiella vitiensis

Empoasca rosae

<i>Anagrus brocheri</i>	<i>Lestes</i> sp.
— <i>subfuscus</i>	<i>Calopteryx virgo</i>
<i>Anaphoidea luna</i>	<i>Phytonomus posticus</i>
<i>Anastatus bifasciatus</i>	<i>Lymantria dispar</i>
— <i>colemani</i>	<i>Degonotus serratus</i>
— <i>formosanus</i>	<i>Biprorulus bibax</i>
— <i>gastropacha</i>	<i>Gastropacha</i> sp.
— <i>koebelei</i>	<i>Ceratitis capitata</i>
— —	<i>Elimaea appendiculata</i>
— <i>mirabilis</i>	<i>Oecanthus nigricornis</i>
— <i>semiflavidens</i>	<i>Hemileuca oliviae</i>
— <i>vnillei</i>	<i>Cerina butyrospermi</i>
<i>Anomalon tenuicorne</i>	<i>Hypnomena malinella</i>
<i>Anopodias error</i>	<i>Dasynura leguminicola</i>
<i>Apanteles choreuti</i>	<i>Chorentis carduiella</i>
— <i>congregatus</i>	<i>Heliophila unipuncta</i>
— <i>flavicombe</i>	<i>Eurydemon eurytheme</i>
— —	<i>Heliophila unipuncta</i>
— <i>harnedi</i>	<i>Heliophila subpunctata</i>
— —	<i>Laphygma frugiperda</i>
— <i>lacteicolor</i>	<i>Lymantria dispar</i>
— <i>militaris</i>	<i>Heliophila unipuncta</i>
— <i>phobetris</i>	<i>Phobethron pithecium</i>
— <i>rufocoxalis</i>	<i>Heliophila subpunctata</i>
— <i>sibinidis</i>	<i>Sibine stimula</i>
<i>Aphaereta sarcophagae</i>	<i>Sarcophaga kellyi</i>
<i>Aphanomerus pusillus</i>	<i>Siphanta acuta</i>
<i>Aphelinus capitis</i>	<i>Aspidiotus camelliae</i>
— <i>chrysomphali</i>	<i>Chrysomphalus dictyospermi</i>
— <i>limonus</i>	<i>Hemichionaspis minor</i>
— <i>quaylei</i>	<i>Aspidiotus camelliae</i>
— —	<i>Pseudaonidia articulatus</i>
<i>Aphidencyrus aphidiphagus</i>	<i>Siphonophora liriodendri</i>
— <i>aspidioti</i>	<i>Aspidiotus perniciosus</i>
— <i>websteri</i>	<i>Siphonophora avenae</i>
<i>Aphidius avenae</i>	<i>Aphis avenae</i>
— <i>fletcheri</i>	<i>Macrosiphum pisi</i>
— <i>nigriceps</i>	<i>Aphis avenae</i>
— <i>rosae</i>	<i>Macrosiphum pisi</i>
— <i>washingtonensis</i>	— —
<i>Archytas analis</i>	<i>Heliophila subpunctata</i>
— <i>piliventris</i>	— —
— —	<i>Laphygma frugiperda</i>
<i>Arrhenophagus chionaspidis</i>	<i>Aulacaspis rosae</i>
<i>Aspidiotiphagus citrinus</i>	<i>Aspidiotus hederæ</i>
— —	<i>Diapaspis carueli</i>
— —	<i>Parlatoria zizyphi</i>
— <i>schoeveri</i>	<i>Chionaspis aspidistrae</i>
<i>Atractodes riparius</i>	<i>Calliophrys riparia</i>
<i>Aulacus abdominalis</i>	<i>Melanophila fulvoguttata</i>
<i>Barichneumon derivator</i>	<i>Gnophos obscuraria</i>
<i>Baryconus oecanthi</i>	<i>Oecanthus nigricornis</i>
<i>Bassus carpocapsae</i>	<i>Carpocapsa pomonella</i>
— <i>coleophorae</i>	<i>Coleophora leucochrysa</i>
<i>Biosteres rhagoletis</i>	<i>Rhagoletis pomonella</i>
<i>Bracon pectinator</i>	<i>Melanophila fulvoguttata</i>

(Fortsetzung folgt.)

Entomologische Neuigkeiten.

Aus einer Bettstatt, die seit langem in Gebrauch war, kroch eine Larve von *Eburia 4-geminata* aus. Die Chrysomelide *Anlacophora foveicollis* richtet

seit mehreren Jahren an den Melonenkulturen Aegyptens bedeutenden Schaden an.

Eine Studie über die Fische fressenden Käfer wurde in Cedar Point ausgeführt und es können die einundzwanzig folgenden Arten als Fischfresser bezeichnet werden. Silphidae: *Necrophorus americanus*, *orbicollis*, *tomentosus*, *Silpha surinamensis*, *inaequalis*, *americana*. Staphylinidae: *Leistotrophus cingulatus*, *Creophilus villosus*, *Philonthus aeneus*. Dermestidae: *Dermestes caninus*, *vulpinus*. Histeridae: *Hister immis*, *abbreviatus*, *Saprinus lugens*, *pennsylvanicus*, *assimilis*, *fraternus*, *patruelis*. Nitidulidae: *Omosita colon*. Scarabidae: *Onthophagus hecate*, *Trox scabrosus*. Ein auf den Strand geworfener Karpfen von ca. 2 Pfund wurde mit einem Kasten bedeckt, um den Vögeln und der Sonne den Zutritt zu wehren; nach 3 Tagen wurde er entfernt und es fanden sich nicht weniger als 1310 Exemplare von *Saprinus pennsylvanicus* vor, die meisten unter dem Fisch, daneben 9 *Dermestes caninus*. Hunderte von Fliegenlarven taten sich gütlich, doch keine Käferlarven mit Ausnahme einer einzigen von *Trox scabrosus*. An einem ungeschützten Fisch derselben Größe und Art fanden sich Histeriden und Staphyliniden, sowie gelegentlich einige *T. scabrosus*-Larven, Fliegenlarven hingegen in Menge; die Anzahl der Käfer überstieg nie die Zahl 100 und ging nie unter 50 hinab. Die Histeriden fressen wahrscheinlich nicht das Fleisch, sondern saugen an der aus dem verwesenden Fisch sich bildenden Flüssigkeit.

Eine für *Carabus arvensis* neue Lokalität ist Bird-sedge in Yorkshire.

Die melanistische Form von *Cymatophora* or wie sie in Hamburgs Umgebung vorkommt, ist in Sunderland gezogen worden. 50% der Zucht ergaben den Typ, 50% die dunkle Form.

Daß in welcher Weise Bienen eine Auswahl treffen beim Blütenbesuch, ist letzten August beobachtet und notiert worden. Die Pflanzen waren Skabiosen (*Scabiosa succisa*, die Bienen *Apis mellifica*, *Bombus terrestris*, *agrorum*, *hortorum* und *sylvorum* sowie *Halictus* und *Colletes*-Arten. *Apis mellifica* schenkte lediglich den blauen Blüten ihre Aufmerksamkeit, eine einzige berührte einen Moment lang eine weiße Blüte, ohne an ihr zu saugen. Dauer der Beobachtung 1 Stunde. Ein *Bombus terrestris* wurde durch Entfernen der linken Fühler Spitze gekennzeichnet, 10 Minuten später kam das Tier zurück auf eine der weißen Blüten, nachdem es vorher von einer blauen gefangen war, 8—10 Minuten lang besuchte es die weißen Blüten, ging dann und wann auf eine blaue über, ohne aus ihr Honig zu entnehmen. Arbeiter der *B. agrorum* und *terrestris* gingen gelegentlich von blau auf weiß über, oder von weiß auf blau, saugten jedoch nicht von den Blüten, auf die sie gewechselt hatten. In zwei Fällen naschten Arbeiter von *terrestris* von beiden Blüten-Arten, in der Weise, daß sie die eine Farbe bevorzugten und die andere gelegentlich aussaugten. Diese Auslese dürfte bei dem Kapitel „Kreuzungen im Pflanzenreich“ eine Rolle spielen.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Societas entomologica](#)

Jahr/Year: 1916

Band/Volume: [31](#)

Autor(en)/Author(s): Anonymus

Artikel/Article: [Liste neuerdings beschriebener oder gezogener Parasiten und ihrer Wirte. 39-40](#)