

bei der Orientierung sich des Geruches nicht bedienen¹⁾).

Der Ausnahmefall unter 1, daß in diesem Jahr die Bienen aus sich an Fruchtsäfte gehen, erkläre ich mir daraus, daß die Lieblingsfarbe der Bienen blau sein soll (nach FOREL) und die Bienen sich daher an die blauen Zwetschgen und Pflaumen gemacht haben, die ihnen vielleicht blaue Blüten vortäuschten. Daß aber so und so viele Forscher annehmen, daß die Bienen sich mit dem Geruch orientieren, mag vielleicht auf falschem Rückschluß beruhen. Der Duft vieler Blüten mußte doch einen Geruchssinn der besuchenden Insekten voraussetzen. Die Farbenpracht wird aber keineswegs erklärt dadurch. Müssen denn gerade die Bienen die Tiere sein, für die der Geruch entwickelt wurde? Man kann ja auch annehmen, daß gewisse „Nasentiere“ die Entwicklung des Geruches veranlassen, und damit parallel kann die Entwicklung der leuchtenden Farben der Blumenblätter durch die Bienen usw. gedacht werden. Gestützt wird diese Annahme durch die Tatsache, daß es stark duftende Blumen von unauffälliger Farbe, und auffällige Blumen ohne Duft gibt. Daraus erweist eine neue Schwierigkeit: Der Besuch stark riechender unauffälliger Blüten (Linde, Resede usw.) durch Bienen. Ich glaube auf der rechten Spur zu sein, wenn ich annehme, daß es sich hier um eine sekundäre Erscheinung handelt, und zwar sind der Geruch²⁾ und die Unauffälligkeit durch die hauptsächlichlichen Besucher, die Nasentiere (hauptsächlich Nachtschmetterlinge aus der Gruppe der *Sphinxidae*) heraus entwickelt worden. Nachträglich tauchten die Bienen als zufällige Besucher auf und die gute Tracht ließ schließlich auch diese Pflanze in die Reihe der instinktiv bevorzugten aufnehmen, ohne daß der Geruch in irgendeiner Weise beteiligt gewesen wäre. Die Bemerkung, daß der Duft der Blüten durch Riechtiere herausentwickelt wurde, möchte ich als Hilfsypothese zur Erklärung meiner Folgerungen aufgefaßt wissen.

Nachwort: „Die Forschung soll nie die Wahrheit der Klarheit zum Opfer bringen, denn was heute unwahr ist, bleibt immer unwahr, was aber heute nicht klar ist, kann später klar werden.“

57. 6 (43. 65)

Eine Winterkäferbeute von 1920 und Fangart.

Von Dr. Wradatsch.

(Schluß).

- | | |
|---|---|
| VI. <i>Lioidae</i> . | VIII. <i>Trichopterygidae</i> . |
| 19. 2. <i>Agaricophagus cephalotes</i> Schmidt. | 28. 1. <i>Ptenidium pusillum</i> Gyll. |
| 20. 1. <i>Clambus minutus</i> Strm. | 19. 1. <i>Acrotrichis grandicollis</i> Marsh. |
| VII. <i>Corytophidae</i> . | IX. <i>Scaphidiidae</i> . |
| 28. 1. <i>Sericoderus lateralis</i> Gyll. | 6. 2. <i>Scaphosoma agaricinum</i> L. |

1) Versuche mit Abschneiden der Fühler, dem vermeintlichen Sitz der Geruchsorgane berichte ich hier nicht, da dies von anderer Seite schon zur Genüge getan wurde (Forel, Bette, von Uexküll, Buttel-Reepen).

2) Der Geruch ist sehr stark, wenn er auch unsern Geruchsorganen nicht so erscheint, wie der großen Entfernungen herbeifliegenden Nachtfalter beweisen das zur Genüge.

- | | |
|--|---|
| X. <i>Ilsteridae</i> . | XXI. <i>Byrrhidae</i> . |
| 27. 1. <i>Onthophilus striatus</i> Forst. | 17. 3. <i>Lamprobyrrhus nitidus</i> Schall. |
| 27. 1. — affinis Redt. | 4. 2. <i>Pedilophorus auratus</i> Duft. |
| XI. <i>Hydrophilidae</i> . | 2. 2. <i>Synclayptus pallenta</i> Er. |
| 19. 1. <i>Helophorus viridicollis</i> Steph. | XXII. <i>Elateridae</i> . |
| 17. 2. <i>Anaena limbata</i> F. | 8. 2. <i>Hypnoides dermostoides</i> v. Platygraphus Germ. |
| 19. 1. <i>Cercyon haemorrhoidalis</i> F. | XXIII. <i>Eucnemidae</i> . |
| 19. 1. — <i>quisquilius</i> L. | 8. 2. <i>Trixagus carinifrons</i> Bonv. |
| 2. 3. — <i>granarius</i> Er. | |
| 27. 1. <i>Megasterum boletophagum</i> Marsh. | XXIV. <i>Ptinidae</i> . |
| XXII. <i>Nitidulidae</i> . | 28. 1. <i>Ptinus brunneus</i> Duft. |
| 4. 3. <i>Epuraea obsoleta</i> Fabr. | XXV. <i>Pythidae</i> . |
| 4. 2. <i>Cryptarcha strigata</i> F. | 25. 2. <i>Rhinosisimus planirostris</i> Fabr. |
| 6. 3. <i>Rhizophagus bipustulatus</i> Fabr. | XXVI. <i>Anthiciidae</i> . |
| XXIII. <i>Cucujidae</i> . | 18. 3. <i>Anthicus formicarius</i> Goeze. |
| 2. 2. <i>Monotoma bicolor</i> Villa. | 31. 1. — <i>antherinus</i> Lin. |
| 6. 3. <i>Silvanus unidentatus</i> F. | XXVII. <i>Meloidryidae</i> . |
| 6. 3. <i>Uleiota planata</i> Lin. | 6. 3. <i>Orchesia grandicollis</i> Rosenb. |
| 4. 3. <i>Pediacus dermostoides</i> Fabr. | XXVIII. <i>Tenebrionidae</i> . |
| 4. 3. <i>Phloeostichus denticollis</i> W. Redt. | 20. 3. <i>Scaphidema metallicum</i> a. <i>bicolor</i> F. |
| XIV. <i>Cryptophagidae</i> . | 11. 2. <i>Laena vienesis</i> Strm. |
| 24. 1. <i>Cryptophagus scaneus</i> L. | XXIX. <i>Chrysomelidae</i> . |
| 7. 2. — <i>badius</i> Strm. | 24. 2. <i>Lema puncticollis</i> Curtis. |
| 27. 1. <i>Atomaria fuscata</i> Schönh. | 15. 1. <i>Lamprosoma concolor</i> Strm. |
| 27. 1. — <i>rufoicornis</i> Marsh. | 7. 3. <i>Chrysomela rufa</i> Duft. |
| XXV. <i>Lathrididae</i> . | 17. 3. — <i>crasimargo</i> Germ. |
| 5. 3. <i>Dasyceuron sulcatum</i> Brong. | 7. 3. — <i>coeruleans</i> Scribe. |
| 27. 1. <i>Lathridius nodifer</i> Westw. | 28. 1. <i>Phaedon laevigatus</i> Duft. |
| 21. 1. <i>Eniemus minutus</i> L. | 19. 1. — <i>cochleariae</i> a. <i>herdenae</i> Saffr. |
| 11. 2. <i>Corticaria pubescens</i> Gyll. | 24. 2. <i>Chalcoides aurea</i> Geoffr. |
| XXVI. <i>Mycetophagidae</i> . | 7. 2. — <i>fulvicornis</i> Fab. |
| 8. 3. <i>Mycetophagus atomarius</i> F. | 17. 2. <i>Hippuripilaria Moeperi</i> L. |
| XXVII. <i>Cisidae</i> . | 21. 1. <i>Haltica tamaricis</i> Schrank. |
| 8. 3. <i>Cis Jaquemarti</i> v. <i>glabratus</i> Mell. | 20. 1. — <i>oleracea</i> L. |
| 8. 3. — <i>micans</i> Fabr. | 6. 2. — — v. <i>lugubris</i> Weise. |
| 20. 1. <i>Octemnetus glabriusculus</i> Gyll. | 6. 2. — — v. <i>nobilis</i> Weise. |
| XXVIII. <i>Colydidae</i> . | 16. 1. <i>Phyllotreta flexuosa</i> Illig. |
| 27. 2. <i>Ditoma crenata</i> Fabr. | 2. 2. — <i>vittata</i> Fabr. |
| 4. 2. <i>Diodesa subterranea</i> Guer. | 22. 1. — — v. <i>monticola</i> Weise. |
| 16. 2. <i>Myrmecoxenus subterraneanus</i> Chev. | 24. 2. — <i>atra</i> Fabr. |
| XXIX. <i>Endomychidae</i> . | 10. 2. — <i>cruciferae</i> Goeze. |
| 11. 2. <i>Cerylon ferrugineum</i> Steph. | 5. 3. <i>Aphthona euphorbiae</i> Schrank. |
| 15. 1. <i>Sphaerosoma globosum</i> Strm. | 11. 2. <i>Longitarsus melanocephalus</i> Deg. |
| XX. <i>Coccinellidae</i> . | 20. 2. <i>Dibolia femoralis</i> Redt. |
| 11. 2. <i>Subcoccinella</i> 24 punctata Lin. | 10. 3. <i>Mniophila muscorum</i> Koch. |
| 16. 1. <i>Coccinella</i> 4 punctata Pont. | XXX. <i>Anthrithidae</i> . |
| 27. 1. <i>Thea</i> 22 punctata L. | 17. 2. <i>Platystomus albus</i> Lin. |
| 16. 1. <i>Propylea</i> 14 punctata a. <i>tetragonata</i> Lath. | XXXI. <i>Curculionidae</i> . |
| 11. 2. <i>Platynaspis luteorubra</i> Götze. | 17. 2. <i>Otiorrhynchus austriacus</i> F. |
| 6. 2. <i>Pallus haemorrhoidalis</i> Herbst. | 26. 2. — <i>rugosostriatus</i> Goeze. |
| | 10. 2. <i>Sciaphilus asperatus</i> Bonsd. |
| | 29. 2. <i>Sitona sulcifrons</i> Thunb. |

- | | |
|---|---|
| 4. 2. <i>Adexius scrobipennis</i> Schönh. | 16. 1. — pomorum Lin. |
| 9. 2. <i>Trachodes hispidus</i> L. | 5. 3. <i>Tychius leneatus</i> Steph. |
| 17. 3. <i>Hypera oxalidis</i> Herbst. | 11. 2. — tomentosus Herbst. |
| 27. 1. <i>Phytonomus punctatus</i> Fabr. | 5. — picirostris Fabr. |
| 27. 1. — nigrirostris F. | 16. 1. <i>Orchestes rufus</i> Schrank. |
| 25. 1. — variabilis Herbst. | 16. 1. — fagi Lin. |
| 17. 2. — viciae Gyll. | 24. 2. <i>Apion laevigatum</i> Payk. |
| 29. 2. <i>Dorytomus longimanus</i> Forst. | 29. 2. — seniculus Kirby. |
| 19. 2. <i>Orthochaetes setiger</i> Beck. | 9. 2. — vicinum Kirby. |
| 16. 1. <i>Acalles roboris</i> Curt. | 6. 2. — nigrirarsae Kirby. |
| 4. 2. — hypocrita Boeh. | 27. 1. — assimile Kirby. |
| 4. 2. — lemur Germ. | 4. 2. — apricans Herbst. |
| 5. 3. <i>Rhinoneus castor</i> Fabr. | 20. 2. — violaceum a. vireo-
cens Schilsk. |
| 26. 2. — bruchoides Herbst. | 2. 3. — minimum Herbst. |
| 8. 2. <i>Phytobius quadricornis</i> Gyll. | 27. 2. — pisi F. |
| 16. 1. <i>Ceuthorrhynchus nigri-</i>
<i>nus</i> Marsh. | XXXII. <i>Ipididae</i> . |
| 11. 2. — floralis Payk. | 5. 3. <i>Blastophagus piniperda</i> Lin. |
| 11. 2. — asperifoliarum Gyll. | 5. 3. <i>Hylurgops palliatus</i> Gyll. |
| 5. 3. — marginatus Payk. | 5. 3. <i>Xyleborus dispar</i> F. |
| 13. 2. — pleurostigma Marsh. | XXXIII. <i>Scarabaeidae</i> . |
| 11. 2. — chalybeus Germ. | 27. 1. <i>Oxyomus silvestris</i> Scop. |
| 20. 3. <i>Orobis cyanus</i> Lin. | 19. 1. <i>Aphodius finetarius</i> Lin. |
| 29. 2. <i>Anthonomus pedicularis</i> L. | 27. 2. — prodromus Brahm. |
| | 19. 1. — consputus Creutz. |
| | 3. 3. <i>Cetonia aurata</i> Lin. |

Berichtigung.

In Nr. 8 der Societas entomologica Seite 30 Spalte 1 ist in der Arbeit des Herrn Stauder über *Acaesis Mariae* Sldr. species nova der begleitende Text zu den beiden Figuren weggelassen worden, wodurch der Anschein erweckt wird, es handle sich um zwei Typen *Mariae*. Es werden daher die Figuren mit Text wiederholt.



A. sertata.



A. Mariae.

Entomologische Neuigkeiten.

Von der flügellosen Tipulide *Chionea valga* Harris sind wiederum einige Exemplare am Nordende des Okanagan Tales in British Columbia oberhalb der Schneegrenze von einem Trapper gefangen worden. Sie scheinen die Höhen zwischen 5000' und 6000' zu bewohnen und bewegen sich über den Schnee in

großer Eile und so, als hätten sie ein bestimmtes Ziel vor Augen. Wenn man sich ihnen nähert, so fühlen sie das durch die Vibrationen des Schnees, verursacht durch die Schneeschuhe und stellen sich bewegungslos bis man vorbei ist. Diese Tierchen bevorzugen die Kälte und sind am lebhaftesten während der Monate Januar bis April, solange die Temperatur unter dem Nullgrad sich befindet. Der Trapper hat beobachtet, daß wenn im April die Sonne am Morgen schien und teilweise den Schnee auftaute, nur wenige Chionea zu sehen waren, daß jedoch am Nachmittag wenn drs Wetter umgeschlagen hatte und Schneesturm geweht, sie in Scharen, von allen Seiten angekrabbel kamen. Sie sind sehr empfindlich gegen Wärme und sterben binnen weniger Minuten in der warmen Hand, doch kann man sie, noch rechtzeitig auf den Schnee zurückgelegt, wieder ins Leben rufen. In einer geschlossenen Zündholzschatel leben sie mehrere Stunden; wenn die warme Hand neben ihnen in den Schnee gelegt wird, trachten sie der von ihr ausgehenden Wärme zu entziehen. Sie klammern sich fest an und es ist nicht leicht, sie abzuschütteln, sei es von einer Büchse, einem Stock oder Schneeschuh. Ihre Reisen über den Schnee haben offenbar den Zweck, die Geschlechter zu vereinigen. An stürmischen Tagen im April zur Zeit ihrer größten Lebhaftigkeit in beiden Geschlechtern in eine Sammelbüchse gebracht, findet nach einigen Momenten die Copula statt. Auch bei dieser Gelegenheit halten sie so fest, daß sie sich selbst in Alkohol gesetzt, nicht trennen.

Das Insektenpulver wird aus den Blumen des *Chrysanthemum cinerariaefolium* gewonnen, deren Blütenstaub reich an Alkaloiden ist, die Insekten töten. Den besten Ruf genießt der Staub der dalmatinischen Blüten: in der Gegend von Sebenico wächst die Pflanze in Menge auf dem felsigen Terrain. Die Ernte betrug im Jahre 1920 ca. 120 Waggons in ganz Dalmatien; die Transportschwierigkeiten sind jedoch so groß, daß bis zum Spätherbst erst 70 Waggons befördert werden konnten, der Rest mußte liegen bleiben, z. T. am Ort, z. T. in Triest. Der Preis der Blumen betrug 50–60 Kronen das Kilo.

Es ist die Ansicht verbreitet, daß in Indien Vertreter des Genus *Bombus* nicht unter 3000' angetroffen werden. Jetzt hat ein englischer Sammler in Kalkutta zwei Exemplare von *Bombus tunicatus* gefangen, so daß die Anwesenheit der Gattung in der Ebene während der kühleren Jahreszeit erwiesen ist. Derselbe hatte auch vorher in Sukma, am Fuß des östlichen Himalaya gelegen, einen *Bombus* fliegen sehen.

Wiederum wird ein Fall bekannt, da frische Milch Larven und Puppen einer Fliegenart enthielt. Sie war noch süß, als sie bemerkt wurden. Am zweiten Tag schlüpfen die zu den Phoriden gehörenden Fliegen aus. Dieses rasche Schlüpfen läßt Zweifel daran aufkommen, ob die Eier in die Milch gelegt worden sind oder ob die Larven mit dem Schmutz, der sich in der Flasche fand, hineingeraten waren. Alle verwandelten sich und schlüpfen. Der Name der Art ist *Aphiochaeta scalaris*. Nach Beunetti kann sie Darmerkrankungen verursachen und ihren ganzen Lebenszyklus im Darm vollenden.

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Societas entomologica](#)

Jahr/Year: 1921

Band/Volume: [36](#)

Autor(en)/Author(s): Wradatsch Gustav

Artikel/Article: [Eine Winterkäferbeute von 1920 und Fangart. 39-40](#)