

Dass in der That auch in diesen Fällen die Paraphysen als Schutzorgane gegen Trockenheit zu betrachten sind, wird noch dadurch wahrscheinlich gemacht, dass auch die Teleutosporen dieser Arten eine Eigenthümlichkeit aufweisen, die als Schutzmittel der unreifen Sporen gegen Trockenheit anzusehen ist, wie ich bereits anderwärts mehrfach auseinandergesetzt habe. Diese besteht in einer bedeutenden allseitigen Verdickung der Membran junger Teleutosporen durch Einlagerung einer wasserreichen Schicht, welche während des Reifeprozesses einen Theil ihres Wassergehaltes abgiebt und, sich dunkel bräunend, erhärtet, wobei aber ein mehr oder minder grosser Rest als ein hyaliner Mantel um den dunkel gefärbten Teil der Membran übrig bleibt. Von bedeutender Dicke ist dieser Mantel bei *Puccinia Amorphae* und *Phragmopyxis deglubens*, nur schwach entwickelt bei den *Phragmidien* auf *Rosa* und *Rubus*.

Die schlauchförmigen Paraphysen sind bei manchen Arten, ähnlich wie die löffelförmigen, an ihrem oberen Theile innerseits vertieft und dann gewöhnlich an der Spitze stark einwärts gebogen, beispielsweise bei den oben genannten *Puccinien* auf *Papilionaceen*.

Es ist nicht unsere Absicht, die verschiedenen Formen der Paraphysen erschöpfend zu besprechen, aber ein merkwürdiger Fall soll nicht unerwähnt bleiben, der bei *Uredo capituliformis* P. Henn. vorkommt. Die Paraphysen dieser auf *Alchornea* in Brasilien gefundenen *Uredinee* sind fingerförmig, nach der Spitze zu etwas verschmälert, stark einwärts gekrümmt, intensiv gebräunt und ohne eine Höhlung im Innern. Das Merkwürdige an ihnen ist aber, dass sie in grosser Anzahl an ihrer Basis verwachsen sind und krallenförmig oben zusammenneigend ein kugeliges Gehäuse bilden, das nur eine verhältnissmässig geringe Zahl von *Uredosporen* umschliesst. Man wird bei der Betrachtung dieser Gebilde unwillkürlich an die bekannte Rose von Jericho, *Anastatica Hierochuntica*, erinnert. Es ist jedoch zu erwähnen, dass bei der Benetzung mit Wasser nur ein schwaches Auseinanderweichen der Paraphysen zu bemerken ist.

Fungi nonnulli novi ex regionibus variis

a P. Hennings.

Ustilago Mühlenbergiae P. Henn. n. sp.; soris panicula destruentibus tumefacientibusque, oblonge ovoideis, 3—6 mm longis, 2—3 mm latis, diutius epidermide flavo-cinerecente tectis, duris, dein atris pulverulentis; sporis globosis vix acutangulis, fuscis, 4—4 $\frac{1}{2}$ μ , episporio atrofusco, laevi.

Mexico, in paniculis *Mühlenbergiae* Pringlei. Sept. 1896. Holway.

Von *U. montanensis* Ell. et Ev. und *U. mexicana* Ell. et Ev. ganz verschieden; durch die zu härteren Gallen ausgebildeten Sori bemerkenswerth.

U. Festucae tenellae P. Henn. n. sp.; soris in rachidibus floribusque eos paulo deformantibus contortisque, olivaceo-atris, pulverulentis; sporis subgloboso-angulatis, intus granuloso-punctoideis, 13—15 μ , episporio atro, laevi.

Mexico, in paniculis *Festucae tenellae* W. Majo 1896. Holway.

Von *U. Mulfordiana* Ell. et Ev. durch die glatten Sporen verschieden.

Uromyces Mercurialis P. Henn. n. sp.; maculis minutis, rotundatis, fuscidulis, soris gregarie sparsis, epidermide rupta, pallida cinctis, ferrugineis, pulverulentis, ca. 0,6—1 mm diam.; teleutosporis ellipsoideis vel ovoideis, interdum subglobosis, apice subhyalino papillatis, papilla hemisphaerica 3—4 μ diam, flavobrunneolis, intus granulatis, 15—26 \times 15—18 μ , episporio brunneo, tenui, laevi, stipite fragili, hyalino brunnescente, usque ad 20 \times 3—4 μ .

Japonia, Mt Yokogura in foliis vivis *Mercurialis leiocarpae* S. et Z. Nov. 1901. Yoshinaga N. 14.

Puccinia Premnae P. Henn. n. sp.; maculis rotundatis, flavidulis, dein fuscescentibus sparsis, soris epiphyllis interdum hypophyllis, gregariis, rotundato-pulvinatis, applanatis, subatris, ca. 0,6 mm diam., epidermide pallida velatis; teleutosporis ellipsoideis vel ovoideis, apice obtuso rotundatis, vix incrassatis, interdum minute hyalino papillatis, laete brunneis, intus granulatis, 25—38 \times 15—20 μ , episporio castaneo, laevi, pedicello hyalino, persistente, usque ad 30 μ longo, 3—4 μ crasso.

Japonia, Prov. Tosa, pr. Sakawa in foliis vivis *Premnae macrophyllae* Turcz. Octob. 1901. Yoshinaga N. 4.

Aecidium Berberidis-ruscifoliae P. Henn. n. sp.; aecidiis hypophyllis totam paginam occupantibus; pseudoperidiis gregariis, hemisphaericis clausis, subbrunneolis, dein vertice apertis vix fimbriatis, pallide flavidis, 0,3 mm diam., contextu cellulis rotundato-angulatis, reticulatis, hyalino flavidulis, ca. 20—24 μ diam., aecidiosporis subglobosis, angulatis flavido-pallidis, 10—15 μ .

Argentina, Cordoba in foliis vivis *Berberidis ruscifoliae* Lam.

A. Melananthi P. Henn. n. sp.; aecidiis, ramulis circumdatis, eos incrassantibus curvatisque, gregariis vel sparsis, semiimmersis, subhemisphaerico-pulvinatis, pallide flavidulis, contextu cellulis polyedricis, reticulatis, fuscidulis; aecidiosporis subgloboso-angulatis, hyalino-fuscidulis, 18—21 μ .

Brasilia, Pico da Gavea in ramulis *Melananthi dipyrenoidis* Walp. (Verbenac.). 20. Junio 1897. E. Ule.

Cantharellus dovrefjeldiensis P. Henn. et Kirschst. n. sp.; pileo minutissimo, subcarnoso, flavo vel citrino, convexo, centro, depresso-umbilicato, pruinoso, margine primo involuto dein undulato vel subcrispulo, 2—5 mm diam.; stipite firmo, subtereti, pallido, pruinoso, 2—2½ mm longo, 0,5—0,8 mm crasso; lamellis distantibus, pliciformibus, crassis, inaequilongis, haud dichotomis, flavidis; basidiis clavatis, 2—4 sterigmatibus, 20—24 \times 4—6 μ , sporis ovoideis, hyalinis, intus granulatis, 4—5 \times 3—3½ μ .

Norvegia, Dovrefjeld, ad terram. Julio 1900. W. Kirschstein.

Eine äusserst winzige Art, die am nächsten mit *C. cibarius* verwandt, durchaus nicht, wie man annehmen dürfte, eine Zwergform dieses Pilzes darstellt, sondern durch den sehr dünnen Stiel, die nicht dichotom verzweigten dicken Falten, die kleinen eiförmigen Sporen u. s. w. ganz verschieden ist. Ich habe lange gezögert, diesen Pilz als neu zu beschreiben, finde in der Gesamtliteratur aber keine Art, die mit dieser übereinstimmt.

Disciseda Hollosiana P. Henn. n. sp.; peridio depresso globoso, exoperidio fragili evanescente, endoperidio superne laevi,

glabro, atrocastaneo vel griseo pruinoso, inferne circumscisso, ruguloso, pallide fusco, ca. 3 cm diam., intus floccoso olivaceo; floccis capillitii longis, ramosis vel simplicibus, flexuosis, flavido-olivaceis ca. 3—4 μ crassis; sporis globosis, atrocastaneis, granulato-verrucosis, 9—12 μ pedicello persistenti usque ad 30 μ longo, 2—2 $\frac{1}{2}$ μ crasso, fuscidulo.

Mexico? ad terram. C. Ehrenberg?

Diese Art findet sich schon seit alter Zeit in der Museums-Collection und wurde zuerst von Dr. L. Hollós als eine Catastoma-Art, die nach der Literatur unbeschrieben ist, erkannt. Mit Sicherheit lässt sich das Vaterland nicht feststellen, doch stammt dieselbe vermuthlich aus Mexico. Der Pilz hat mit dem Samen von Aesculus überraschende Aehnlichkeit nach Zerfall der äusseren Peridie, dessen Spuren nur noch an der untern Hälfte erkennbar sind.

Asterina Yoshinagai P. Henn. n. sp.; mycelio atro, radioso in maculis rotundatis, hyphis effusis, septatis, ramosis vel simplicibus, 3 $\frac{1}{2}$ —5 μ crassis, conidiis fusoides, brunneis, apice interdum papillatis, basi stipitatis, 2—3-septatis, haud constrictis, 18—20 \times 4—4 $\frac{1}{2}$ μ , stipite fuscidulo usque ad 10 μ longo; peritheciis sparsis, lenticularibus, radiato-cellulosis, atrobrunneis, poro pertusis, 50—80 μ diam.; ascis oblonge ovoideis, apice rotundatis, basi curvulis attenuatis, 8-sporis, 30—40 \times 15—18 μ ; sporis subdistichis vel conglobatis, oblonge ovoideis vel subclavatis, primo 4-guttulatis, dein medio 1-septatis, hyalino-fuscideis 13—20 \times 4—5 μ .

Japonia, Tosa pr. Sakawa in foliis *Quercus acutae* Thnb. Nov. 1901. Yoshinaga N. 3.

n. form. *Ligustri* P. Henn. ad l. c. in foliis *Ligustri japonici* Thnb.

Letztere Form stimmt mit der Art ziemlich gut überein, das Mycel ist dunkelschwarz, die Perithechien stehen heerdenweise zusammen, dieselben sind grösser, 80—100 μ im Durchmesser, die Asken sind keulig, dünner, 30—40 \times 12 μ , die 8 Sporen 10—16 \times 4—5 μ .

Ast. Violae P. Henn. n. sp.; mycelio atro, radiato-effuso hypophyllo in maculis minutis gregariis, hyphis septatis, ramosis, fuscis 2 $\frac{1}{2}$ —3 $\frac{1}{2}$ μ ; peritheciis sparsis, lenticularibus, radiato-cellulosis, poro pertusis, atris, 40—50 μ diam.; ascis ovoideis utrinque rotundatis, 4—8-sporis, 12—15 \times 9—13 μ , sporis conglobatis, ellipsoideis, fusco-brunneis, 1-septatis, paulo constrictis, 8—10 \times 4—4 $\frac{1}{2}$ μ .

Japonia, Mt. Yokogura in foliis vivis *Violae silvestris* Kit. var. *grypoceras* A. Gray. Nov. 1901. Yoshinaga N. 21.

Micropeltis coffeicola P. Henn. n. sp.; peritheciis epiphyllis sparis, dimidiato-scutellatis, atris, margine tenui subhyalino, 200—250 μ diam., contextu pseudoparenchymatico, brunneo; ascis clavatis, apice obtuse-rotundatis, basi-attenuato-curvulis, 2—8-sporis, 26—36 \times 12—18 μ ; sporis conglobatis fusoides vel clavatis, utrinque obtusiusculis, rectis vel curvulis, 3—6-septatis, haud constrictis, hyalino-cyanescentibus, 18—30 \times 3 $\frac{1}{2}$ —5 μ .

Guatemala, Chocola, in foliis vivis *Coffeae arabicae* L. 12. Martio 1900. Dr. Preuss. N. 1403a.

Die Art ist von *M. Tonduzi* Speg. etc. ganz verschieden.

Lizonia (Lizoniella) Perkinsiae P. Henn. n. sp.; maculis fuscis, peritheciis caespitose aggregatis in soris pulvinatis 0,5—1 mm

diam., erumpente superficialibus, subglobosis, rugulosis, atrobrunneis, ca. 300 μ diam., vix papillatis; ascis oblonge ovoideis vel clavatis, apice hyalino-tunicatis, obtusis, 8-sporis, 45—60 \times 18—26 μ ; sporis distichis vel conglobatis, oblongis subcylindraceis vel subclavatis, utrinque obtusis, 20—23 \times 6—7 μ , hyalinis.

Gujana angl., in foliis vivis *Styracis Roraimae* Perkins. R. Schomburgk. N. 911.

Cryptosporella (*Cryptosporina*) *Macrozamia* P. Henn. n. sp.; stromatibus petioli-vel foliocolis, primo epidermide fusca vel cinerea tectis, oblongis, punctoideis vel striiformibus gregariis saepe confluentibus, dein epidermide longitudinaliter rimosis; peritheciis paucis vel pluribus, carbonaceis, atris, hemisphaericis vel subglobosis, ostiolatis; ascis clavatis, apice rotundato-obtusis, 100—200 \times 14—22 μ , 8-sporis; paraphysibus copiosis filiformibus, septatis, hyalinis, apice paulo incrassatis, obtusis, 3—4 μ crassis; sporis oblonge ellipsoideis vel ovoideis, interdum subglobosis, intus granulatis, hyalinis, continuis, 15—22 \times 10—15 μ .

Australia occ., Swan. Darling Range in petiolis folisque *Macrozamia* Fraseri Miq. Dec. 1901. Dr. E. Pritzel.

Diese Art ist vom Typus durch die zahlreichen, gut ausgebildeten Paraphysen verschieden und stelle ich dieselbe deshalb in eine besondere Sektion. Die Grösse der Stromata ist äusserst verschieden, auf den Blattstielen sind dieselben länglich, oft streifenförmig und zusammenfliessend, meist 1—2 mm lang, auf den Blättern treten dieselben meist punktförmig oder streifenförmig heerdenweise auf der Oberseite auf, dieselben sind hier mehr schwärzlich gefärbt, meist sämtlich unreif, ca. 0,3 mm lang, oft nur ein oder zwei Peritheciën enthaltend.

Eriosphaeria blumenavica P. Henn. n. sp.; peritheciis superficialibus sparsis vel aggregatis, membranaceo-subcarbonaceis, globosis, apice papillatis vel depressis, atris, 350—400 μ diam., setulis atris rigidis vestitis; ascis subclavatis vel subfusoideis, apice subobtusis, basi attenuatis substipitatis, 8-sporis, 80—95 \times 24—30 μ ; paraphysibus copiosis, filiformibus, subhyalinis, ca. 3 μ crassis; sporis subdistichis, oblonge ellipsoideis, utrinque obtusis, medio 1-septatis, paulo constrictis, 25—30 \times 10—13 μ , hyalinis.

Brasilia, S. Catharina, pr. Blumenau ad ramulis corticatis. Juli 1892. Dr. Möller. N. 687.

Dothidella yapensis P. Henn. n. sp.; maculis fuscidulis, rotundatis, peritheciis hypophyllis interdum epiphyllis, gregariis, rotundato-pulvinatis saepe confluentibus, 0,5—1 mm diam., verrucoso-papillatis, carbonaceo-atris, opacis; peritheciis plerumque paucis, subglobosis; ascis oblonge clavatis, apice obtusiusculis, basi curvulis, 8-sporis, 50—70 \times 9—14 μ , paraphysibus filiformibus, hyalinis; sporis oblique monostichis vel subdistichis, ellipsoideis vel ovoideis, utrinque obtusis, hyalinis, medio 1-septatis, haud constrictis, 7—10 \times 4—5 μ .

Ins Karolin. Yap, in foliis vivis *Derridis ellipticae* Bth. 2 Mart. 1900. Dr. G. Volkens.

Pseudopeziza Holwayi P. Henn. n. sp.; ascomatibus hypophyllis gregariis, emaculatis, subhemisphaerico-erumpentibus, brunneis, dein subcupulatis, discoideo-explanatis, sessilibus, ceraceis, margine atro-brunneis, disco planiusculo, cinereo violascenti, pruinoso, ca. 0,3—0,9 mm diam.; ascis clavatis vel subfusoideis, vertice obtusius-

culis, 8-sporis, 56—70 × 10—14 μ , paraphysibus simplicibus, filiformibus, apice incrassatis, ca. 3 $\frac{1}{2}$ μ crassis; sporis distichis, oblongis vel fusoides, utrinque obtusis vel subacutiusculis, 2—4-guttulatis, continuis (an semper?) hyalinis, 15—21 × 4—5 μ .

Mexico, Pachuca in foliis vivis *Gentianae* spec. 6. Oktob. 1899. Holway.

Diese Art ist dadurch besonders ausgezeichnet, dass die Apothecien nicht aus verfärbten Stellen der Blätter hervorbrechen, erst später werden dieselben stellenweise fleckig. Die Asken sind häufig etwas unreif, die Sporen sind 2—4tröpfig, ohne eine wahrnehmbare Scheidewand. Es scheint aber nicht unmöglich, dass bei den völlig reifen Sporen doch Scheidewände auftreten und dürfte in diesem Falle die Art besser zu *Fabraea* Sacc. zu stellen sein.

Lecanidium neo-guineenae P. Henn. n. sp.; ascomatibus singulariter vel caespitose erumpentibus, superficialibus, primo clausis, dein cupulatis marginatis, denum discoideo-convexis, sessilibus, subcorneis, atris, levibus, dein trimosis, 1—1 $\frac{1}{2}$ mm diam.; ascis clavatis, apice tunicatis, obtuse rotundatis, basi attenuato-curvedis, 8-sporis, 40—60 × 10—13 μ ; paraphysibus obvallatis, filiformibus, septatis, hyalinis, apice fuscidulis, 2—2 $\frac{1}{2}$ μ crassis; sporis conglobatis, oblonge fusoides, primo pluriguttulatis, dein 7-septatis, hyalinis, 20—40 × 3—3 $\frac{1}{2}$ μ .

Novo-Guinea, Mte. Sattelberg ad ramis corticatis. Nov. 1898. Biro.

Die Art könnte fast mit gleichem Rechte zu *Durella* Tul. (1865) gestellt werden, doch sind die Apothecien dick hornartig, im trockenen Zustande unverändert und gehört der Pilz demnach besser zu *Lecanidium* Rabenh. (1844), welches Rehm mit *Patellaria* Fr. theilweise vereinigt, indem er die mit farblosen Sporen versehenen Arten in letztere Gattung bringt. Nach Rehm's Abgrenzung wäre die Art demnach als *Patellaria* zu bezeichnen.

Karschia patinelloides (S. et R.) Sacc. n. v. *Mossolovii* P. Henn.; ascomatibus superficialibus sparsis vel gregariis, planocupulatis marginatis, dein discoideis, sessilibus, atro-opacis, ca. 0,4—0,5 mm diam.; ascis clavatis, apice obtuse-rotundatis, haud stipitatis, 8-sporis, 40—50 × 12—16 μ , paraphysibus obvallatis, 50—60 × 2 μ , ramosis, apice brunneo-olivaceis, vix incrassatis; sporis subdistichis, oblongis subfusoides, utrinque obtusis, medio 1-septatis haud constrictis, 2—4-guttulatis, fuscidulis, 12—15 × 4—4 $\frac{1}{2}$ μ .

Rossia, Moskau pr. Michailowskoje ad lignum decorticatum *Alni*? 13. Sept. 1901. N. A. Mossolow. N. 61.

Der Pilz stimmt von den beschriebenen Arten am besten mit *K. patinelloides* (S. & R.) überein, doch ist derselbe durch die Asken, die nicht kopfförmigen Paraphysen, durch die fast fusoiden längeren und schmäleren Sporen verschieden. Mit *K. ligniota* Fr. hat der Pilz das Auftreten auf entrindetem Holz gemein, ist aber durch die Sporen u. s. w. verschieden.

Isaria palmatifida P. Henn. n. sp.; stromatibus gregariis, apice palmatifidis, stipite, subtereti, vel compresso, brunneo, 0,5—1 cm longo, 0,5—1 mm crasso, ramis apice subclavatis, farinoso-albidis; conidiis, oblonge ellipsoideis, utrinque obtusis, 3—4 × 1—1 $\frac{1}{2}$ μ .

Brasilia, Rio de Jan., Foresta da Tijuco in *Chrysalidibus*. Nov. 1897. E. Ule.

I. amoene-rosea P. Henn.; stromatibus gregariis, stipitibus filiformibus, ramosis, 2—4 mm longis, compressis, roseis, ramulis apice subcalvatis albido-farinosis, 120—180 μ crassis; conidiis cylindraceo-oblongis, utrinque obtusis, hyalinis $3\frac{1}{2}$ — $4\frac{1}{2}$ \times $1\frac{1}{2}$ μ .

Brasilia, Rio de Jan., Tijuca in Chrysalidibus. Aprilo 1897. E. Ule.

Fusarium Derridis P. Henn. n. sp.; acervulis pulvinato-planis, effusis, 1—2 mm diam., roseis, sparsis; conidiophoris fasciculatis, dichotomis, hyalinis, ca. 60—65 \times 3 μ , conidiis fusoideis, falcatis, hyalinis, 7-septatis, nubulosis, haud constrictis, 60—75 \times 4—5 μ .

Novo-Guinea in leguminibus junioribus *Derridis*. 1899. Tappenbek. N. 104.

Uredo Jasoniae P. Henn. n. sp.; maculis fuscidulis; soris hypophyllis interdum epiphyllis sparsis, rotundatis, appanato-pulvinatis, flavidis, ca. 1 mm diam.; sporis ovoideis vel ellipsoideis, hyalino-flavidulis, 22—30 \times 18—22 μ , episporio striato-verrucoso.

Ins. Cypern, Lasnaea in foliis vivis *Jasoniae* glutinosae. Aprilo 1901. Prof. O. Warburg.

Puccinia Gnaphalii (Speg.) P. Henn. = *P. gnaphaliicola* P. Henn.

B. Referate und kritische Besprechungen.

Goebel, K. Morphologische und biologische Bemerkungen. 11. Ueber Homologien in der Entwicklung männlicher und weiblicher Geschlechtsorgane. (Flora XC. 1902. p. 279—305. Mit 9 Abbildungen im Text.)

Der Verfasser prüfte die Frage nach der Homologie zwischen Antheridien und Archegonien an Characeen, Bryophyten und Pteridophyten und kommt zu folgenden Ergebnissen:

1. Männliche und weibliche Geschlechtsorgane stimmen in Bau und Entwicklung ursprünglich mit einander überein. Die bedeutenden Verschiedenheiten, welche sie bei im System höherstehenden Pflanzen zeigen, sind bedingt:

- a) durch Unterbleiben von Zelltheilungen im weiblichen Organe, verglichen mit dem männlichen;
- b) durch Sterilwerden von Zellen im weiblichen Organe, welche im männlichen noch zur Spermatozoidbildung herangezogen werden;
- c) dadurch, dass bei „physiologisch-ungleichwerthiger“ Theilung einer Zelle auch die Grössenverhältnisse der Tochterzellen und die Lage der Theilungswand sich ändern.

2. Die sterilen Zellen im Oogonium der Charen (welche bei *Nitella* in Dreizahl, bei *Chara* und *Tolypella* in Einzahl auftreten) können nicht mit Götz als rudimentäre Wandschicht eines Archegoniums aufgefasst werden, sie entsprechen vielmehr Theilungen, die im jungen Antheridium auftreten; nur eine der Theilzellen entwickelt sich zur Eizelle. Eine „Wendung“ des Wachstums, wie A. Braun sie annahm, findet nicht statt; die sterilen Zellen haben wahrscheinlich eine ernährungs-physiologische Bedeutung.

3. Bei den Lebermoosen lässt sich zwischen den zwei Typen der Antheridienentwicklung dadurch eine Verbindung herstellen, dass angenommen wird, bei der Entwicklung des Jungermanniacen-Antheridiums trete in jeder Hälfte ein steriler Quadrant auf. An diesen Typus schliesst sich die Archegonienentwick-

ZOBODAT - www.zobodat.at

Zoologisch-Botanische Datenbank/Zoological-Botanical Database

Digitale Literatur/Digital Literature

Zeitschrift/Journal: [Hedwigia](#)

Jahr/Year: 1902

Band/Volume: [Beiblatt_41_1902](#)

Autor(en)/Author(s): Hennings Paul Christoph

Artikel/Article: [Fungi nonnulli novi ex regionibus variis 61-66](#)