Seine eigenen Kernfärbungsresultate bringen m.E. keine faßbaren Unterschiede, welche 2 getrennte Gattungen rechtfertigen. Die von den Erstbeschreibern als ungewöhnlich abweichend beschriebenen Merkmale wirken etwas überinterpretiert. Ohne Eigenkenntnis der Art muß abgewartet werden, ob sich die neue Gattung durchsetzen kann. Allerdings ist in der Angabe "terminale Operculi" ein prägnanter Unterschied zu allen mir bekannten Kollektionen zu sehen. Sollte es zutreffen, daß die Operculi terminal, also den Ascus abschließend, ganz oben ausgebildet werden, muß dies Beachtung finden. Üblich treten in der Gattung leicht bis auffällig deutlich seitlich schräg liegende Ascusöffnungsapparate auf.

FUNDE, UNTERSUCHTE KOLLEKTIONEN, EINZELERGEBNISSE.

Kein Material gesehen.

Tarzetta jafneospora Zhuang & Korf. Mycotaron 28:365, 1987

Kennzeichen: neuseeländische Art mit warzigen fusiformen Sporen ähnlich der Gattung Jafnea Korf. Magana 75, 1960.

BESCHREIBUNG (nach Zhuang & Korf).

Fruchtkörper gesellig, fast sitzend bis angedeutet gestielt. Apothecium becherförmig, getrocknet 4 - 12 mm ϕ . Hymenium gelb bis orange. Rand gekerbt. Außenseite getrocknet gelblich-beige, stark gepustelt.

Subhymenium nicht klar abgegrenzt. Mittleres Excipulum 185-220 μ m breit, Textura intricata, hyaline Hyphen bis 5,5 μ m breit. Außeres Excipulum 75 - 120 μ m breit, Textura angularis/globulosa, Zellen ovoid bis isodiametrisch, hyalin. Zellen der Pusteln hyalin, ovoid bis subsphaerisch, lose vermischt, unregelmäßig zu Ketten angeordnet; einige wenige zylindrische, septierte, hyaline, dünnwandige Hyphen, welche von außen ins Äußere Excipulum hineinragen, ca. 5,5 - 7,5 μ m breit. Randzellen zu langen, parallelen Hyphen gebündelt, welche über das Hymenium hinaus stehen. Ascus 325 - 340 / 13,2 - 18,3 μ m, zylindrisch, 8-sporig, J-, keine Schnallen gesehen (aporhynch). Ascosporen reif uniseriat, 20,5 - 25,2 / 9,0 - 10,8 μ m, subfusoid, 2-guttulat, einkernig, Kernfärbung in Karminessigsäure. Ornament aus zahlreichen winzigen Wärzchen mit weniger als 0,5 μ m ϕ , oft unregelmäßig verbunden. Paraphysen septiert, fädig, schmächtig, 2,0 - 2,8 μ m breit, die Asci nicht überragend, Spitze keulig.

Okologie - auf sandigem Boden, selten auf verrottendem Holz. Holotypus: Waikareiti Tr., Waikaremoana-See, Urewera Nat. Park, 2.5.1981. Weitere Funde: April, Mai und November, bei Nothofagus.

ANMERKUNGEN

Die Sporengestalt wird mit subfusiform angegeben. Beachtet man die in der Originaldiagnose gegebene Sporenzeichnung, sind die Sporen fusiform, zumindest nach der hier verwendeten Formauffassung. Subfusiform steht zwischen spindelig und ellipsoid, das heißt die Sporenpole sind entweder zugespitzt oder abgerundet, bei subfusiform dazwischen.

Während die Sporenform nicht ungewöhnlich ist für die Gattung (siehe *T. catinus*), kann aus der Beschreibung nicht sicher herausgelesen werden, ob eine echte Warzigkeit vorkommt oder ob es sich lediglich um besonders kleine Tuberkeln (siehe S. 39) handelt, wie in der Gattung fakultativ üblich (Was den Artrang fraglich werden lieβe). Es wird nichts ausgesagt über die Häufigkeit war-

ziger Sporen, ob ein oder viele Apothecien untersucht wurden. Da als allgemeines Merkmal genannt, muβ von einer echten Warzigkeit ausgegangen werden.

FUNDE, UNTERSUCHTE KOLLEKTIONEN, EINZELERGEBNISSE.

Kein Material gesehen.

Tarzetta pusilla Harmaja Karstenia 14:116, 1974.

Kurzbeschreibung: winzige, fast sitzende Art mit stark gefingert-verformten Paraphysenspitzen moosiger Kalkfelsen.

BESCHREIBUNG (nach Harmaja)

Fruchtkörper gesellig, Apothecium becherförmig, dünnfleischig, fast sitzend, ca. 5 mm ϕ , außen und innen weißlich mit braunem Hauch. Rand gezähnelt, Außenseite sehr fein pustuliert.

Excipulum dreischichtig. Mittleres Excipulum - innerste Schicht aus Textura intricata, hyalin, etwas dünnwandige Hyphen, 3 - 6, zur nächsten Schicht hin bis 10 µm breit, gewöhnlich stark cyanophil, mit Schnallen; folgende Schicht aus Textura angularis, schmal, 35 - 50 μm, nur aus 2 bis 4 Reihen angularer, isodiametrischer bis verlängerter Zellen von ca. 5 - 30 / 5 - 20 μ m bestehend, Interzellularräume mit stark cyanophiler Substanz gefüllt. **Xußeres Excipulum** abgesetzt, aus Textura globulosa, angeordnet zu abgerundeten oder konischen Warzen (entsprechend den Pusten der Außenseite), 50 - 100 μm breit, 30 - 80 μm hoch mit Zellen von 5 - 20 μ m ϕ . Hyaline, septierte, leicht dickwandige "Haare", bis 100 μm lang, 3 - 6 μm breit, auf der Außenseite vorkommend, meist den Endzellen der vorherigen Textura angularis entspringend, auch von den ±globulosen Zellen der Pusteln. Ascus 200 - 260 / 13 - 17 μm, 8-sporig, mit dicker, inamyloider Wand, in ein und dem selben Fruchtkörper zu verschiedenen Zeiten reifend. Ascosporen 20 - 23 / 11,5 - 13,0 μ m, regelmäßig ellipsoid, sehr schwach ungleichseitig, Wand ca. 0,4 μ m dick, hyalin, Perispor bleibend cyanophil, dünn, völlig glatt; innen mit 2 großen Guttulen bei Halb- und Vollreife, reif zu einer Guttule vereinigt, besonders in Baumwollblau, keine de-Bary-Blasen. Paraphysen reichlich vorhanden, septiert, 2,5 - 4,0 μm breit; auf ganzer Länge mit kurzen Sprossen, Verzweigungen und sogar Anastomosen, damit sehr ineinander verstrickt, im oberen Teil am reichlichsten verzweigt, in verschiedenster Weise verformt, Spitze oft abrupt angeschwollen bis auf 12 μm, (unregelmäßig gefingert), wenige Spitzen einfach oder keulig, beide sowohl verformte wie einfache mehr oder weniger gebogen.

Okologie - Typus: Finnland, Prov. Kuusamo, Oulanka Nationalpark, in der Bachschlucht des Tulilammenpuro, ca. 230 mNN, in feuchten Moosen, Dolomitfels und steine in Bachnähe, 20.8.1971.

FUNDE, UNTERSUCHTE KOLLEKTIONEN, EINZELERGEBNISSE.

Kein Material gesehen.

ANMERKUNG

Nach Harmaja (1974) gibt es nur 2 Arten mit verformten Paraphysenspitzen: T. spurcata und T. pusilla. Zwar soll T. catinus gelegentlich ein- bis zweifachge-

fingerte Paraphysenspitzen hervorbringen, die große Mehrzahl der Spitzen seien jedoch einfach. T. pusilla unterscheidet sich von T. spurcata durch die winzigen ca. 0,5 cm breiten Apothecien (T. spurcata: bis 4,5 cm), fast sitzenden Habitus, die 35 – 50 μ m schmale Textura angularis (T. spurcata: 70 – 100 μ m), durch regelmäßig ellipsoide, 11,5 – 13,0 μ m breite Sporen (T. spurcata: unregelmäßige kommen zwischen vor, Enden leicht verschmälert, schmaler, 10,0 – 12,0 μ m breit), etwas breiteren Paraphysen (2,5 – 4 μ m gegenüber 2,0 – 3,0 μ m breiten bei T. spurcata), noch stärker verformten Spitzen und anderer ökologie (zwischen Moosen auf Kalkfelsen gegenüber human beeinflußten Standorten wie Gärten u.ä. bei T. spurcata).

Anerkennt man Harmajas taxonomisches Konzept, ist die Erstellung dieses weiteren Taxons logisch und konsequent. Wird jedoch *T. spwcata* kritisch eingestuft, muß das auch für *T. pusilla* gelten. Nach meiner Einschätzung sind die gegebenen Unterscheidungsmerkmale nicht eigenständig.

Rhodotarzetta rosea (Rea.) Dissing & Sivertsen. Mycotaxon 16(2):453, 1983.

Basionym: Pustularia rosea Rea. Trans. Worcestershire Nat. Club 8:20, 1924. =Tarzetta rosea (Rea.) Dennis. British Ascomycetes :30, fig.6, 1978.

Kennzeichen: Brandstellenbewohner mit Rosapigment und abweichendem Äußeren Excipulum aus Textura intricata, dadurch außen glatt.

BESCHREIBUNG (nach Dissing & Sivertsen⁶, Maas Geesteranus⁷)

Fruchtkörper einzeln oder gesellig in kleinen Gruppen, Apothecium mit breiter Basis sitzend, zuerst halbkugelig mit kleiner, kreisrunder Öffnung, dann becherförmig, 0.4 - 1.2 cm $\langle 2-4$ cm⁷ \rangle ϕ , Hymenium pink, manchmal mit Purpurhauch, reif blaß orange, \langle purpurfarbig rosa⁷ \rangle , Rand zuerst ganz, später eingerissen. Außenseite glatt, wie das Hymenium gefärbt, bei jungen Exemplaren weißlich, mit einem feinen Filz bedeckt.

Hymenium 190 - 220 μm hoch, nicht amyloid; Ascus 11,6 - 13,2 μm breit⁶, <180-266/11-15μm⁷>. Subhymenium 30 - 65 μm dick, kurze, dicht verwobene Zellen, untermischt mit schnallenartigen Zellen, deren Inhalt tief blaut in Baumwollblau (BWB). Mittleres Excipulum aus Textura intricata, locker verwobene Hyphen, 5 - 11 μm breit, Inhalt leicht blauend in BWB. Auβeres Excipulum 95 - 115 μm breit, Einzelzellen 3 - 8,5 μm breit, dicht verwoben, subparallel zur Auβenseite verlaufend, farblos, Inhalt in BWB blauend. Ascosporen 16,5 - 17,9 - 19,8 / 7,6 - 8,7 - 9,9 μm⁶, <15-18,8/8,3-10,7(-12)μm⁷>, selten 1 , meist 2 große Guttulen. Paraphysen septiert, <4-8μm⁷> breit; Spitze gleichbreit oder schmaler, bis 5 μm⁶ <6-7μm⁷> breit, mit rötlichen⁶, <rötlichgelben⁷> Körnchen.

Okologie - Dänemark, Norwegen, Niederlande, Deutschland? (rezente Meldungen entweder unbelegt oder fraglich, soweit mir bekannt geworden), in Brandstellen auf verbranntem Moorboden, Mai bis September.

FUNDE, UNTERSUCHTE KOLLEKTIONEN, EINZELERGEBNISSE.

Kein Material gesehen (jedoch siehe Tarzetta spec.)

Tarzetta spec.

FUNDE, UNTERSUCHTE KOLLEKTIONEN, EINZELERGEBNISSE.

A, Kraiger See, 26.9.1986/128, feuchte, humöse Böschung eines Waldwegs, in der Nachbarschaft einer Brandstelle, leg./det. J.H. Anmerkung: Leider ist die Kollektion derzeit nicht im Herbar J.H. auffindbar. Vorhanden sind zwei farbfalsche Dias und eine Notiz mit "T. rosea – innen in der Natur schön rosa!".

Korsika, Fangotal vor Labor d'Ecologie, 10.4.1990, steiniger Wegrand im Steineichenwald, leg. det. J.H. (Herb. J.H. 915, 1 Farbdia). Apo frisch 2,3 cm breit, 3,0 cm insgesamt hoch, deutlich schmalgestielt. Sporen (19,0-) 20,6-25,0/10,1-12,1 µm, verlängert-ellipsoid bis subfusiform, häufig ungleichseitig gekrümmt, P.-Spi. fädig bis mäßig abgerundetkeulig. Anmerkung: Beim Aufsammeln fiel ein deutlicher Rosahauch des Hymeniums auf, was am Fundort in die Fundliste eingetragen wurde. Leider zeigt das Dia das Innere nicht. Der einzige Fruchtkörper ist als Exsikkat schlecht erhalten. Mikroskopische Unterschiede gegenüber T. catinus konnten nicht festgestellt werden. Daher bleibt die Zuordnung fraglich. Andererseits wird T. catinus nie mit Rosahauch beschrieben.

ANMERKUNGEN

Zweimal fielen schwache Rosatöne auf (bedauerlicherweise ungenügend belegt). Das Hymenium von *T. jahneospora* kann orange werden. Über das Vorkommen rötlicher Pigmente fehlen detaillierte Angaben. Diesem Phänomen sollte zukünftig mehr Beachtung geschenkt werden.

Tarzetta spurcata (Pers.) Harmaja. Karstenia 14:119, 1974.

Basionym: Peziza spurcata Persoon. Mycol. Europ. 1:226, 1822. =Peziza ochracea Boud. in Cooke. non Peziza ochracea Grev. 1823-28.

Kennzeichen: große Apothecien bis 4,5 cm ø, Paraphysenspitzen überwiegend stark verformt, vielfach gefingert.

BESCHREIBUNG

Fruchtkörper gesellig oder isoliert, deutlich gestielt bis angedeutet gestielt, $\langle \text{sitzend}^2 \rangle$. Apothecium becherförmig, becherförmig-hochrandig, trichterförmig, manchmal etwas einseitig eingeschnitten, 0.25-3 cm ϕ , $\langle \text{mindestens}$ bis 4.5 cm $\phi^4 \rangle$, $\langle 2-5\text{cm}^2 \rangle$, alt unregelmäßig eingerissen und nach außen umgeschlagen. Hymenium schmutzig graugilbig, hellocker, $\langle \text{bla}\beta - \text{und grauocker}^2 \rangle$. Rand bewimpert, dann gekerbt, brüchig. Außenseite leicht dunkler als Hymenium gefärbt, $\langle \text{bla}\beta - \text{und grauocker}^2 \rangle$. Stiel bis 1 cm hoch, rundlich bis gelegentlich gerippt, $\langle 2-7 \text{ mm lang}^4 \rangle$.

Subhymenium nicht differenziert. Mittleres Excipulum Textura intricata. Äußeres Excipulum Textura angularis bis Textura globulosa. Ascus bis 370 / 13 - 15 μ m $\langle 350-370/15-20\mu\text{m}^2\rangle$, zylindrisch, aporhynch, 8-sporig, J-, seitlicher Offnungsporus. Ascosporen reif uniseriat, (17,1-) 18,2 - 24,2 / 9,4- 12,5) μ m, ellipsoid, verlängert-ellipsoid bis subfusiform, $\langle \text{verlängert-ovoid}, 20-25/11-13\mu\text{m}^2\rangle$, $\langle \text{Tendenz zu subfusiformen}, \text{unregelmäßige kommen dazwischen vor, Enden leicht verschmälert, 10,0 - 12,0 <math>\mu$ m breit.4>, glatt, 2 große Guttulen und zahlreiche kleine, ineinander fließend. Paraphysen septiert, häufig verzweigt, stark verformt, Spitzen stark und vielfach gefingert $\langle \text{verformt}, \text{gefingert}, 2,0$ - 3,0 μ m breit, Spitze bis 9,5 μ m breit4>.

Ökologie - debrisreichere Stellen, <human beeinflußte Standorte wie Gärten, Rasen etc.4>, <häufig, in lehmigen Wäldern, Frühjahr und Herbst²>, mediterran auch im Winter. Verbreitet.

FUNDE, UNTERSUCHTE KOLLEKTIONEN, EINZELERGEBNISSE.

- F, Korsika, Forêt de Bonifato bei Calvi, 13.5.1982, ca 750mNN, sandiger Wegrand, leg. H. Lücke, det. J.H. (siehe Häffner, 1983. Nach heutigem Kenntnisstand besser T. cupularis zuzuordnen? In der damaligen Beschreibung hat sich neben der taxonomischen Fehlvermutung eine unpräzise Angabe eingeschlichen. Das Mittlere Excipulum besteht aus Textura intricata. Die Textura prismatica (Abb. f) kommt wie üblich in den Randzellketten vor).
- F, Korsika, zwischen Oletta und Olmetta du Tuda, 1.4.1983, Steineichenmischwald, feuchte Nische mit Quelle, leg./det. J.H. (Herb. J. H. 1228). 8 Apo. 0,25-1,2 cm, breitgedrückt, becherf., deutlich gestielt. Sp. (17,1-)18,2-24,2/9,4-11,9 μm, ellipsoid bis subfusiform. P.-Spi. stark verformt.
- D, Wahner Heide, MTB 5108 (Köln-Porz), 2.5.1983, sandiger Waldboden, leg. K. Wiegand, det. J.H. (Herb. J. H. 1217). 1 Apo. 3cm φ (Exs.), nach auβen umschlagend, Stiel rippig. Ascosporen 20,2 23,2 / 9,8 12,5 μm, ellipsoid bis subfusiform. P.-Spi. vielförmig, gefingert, XE. Textura angularis/globulosa, kurze Hyphen globulosen Endzellen entspringend.

ANMERKUNGEN

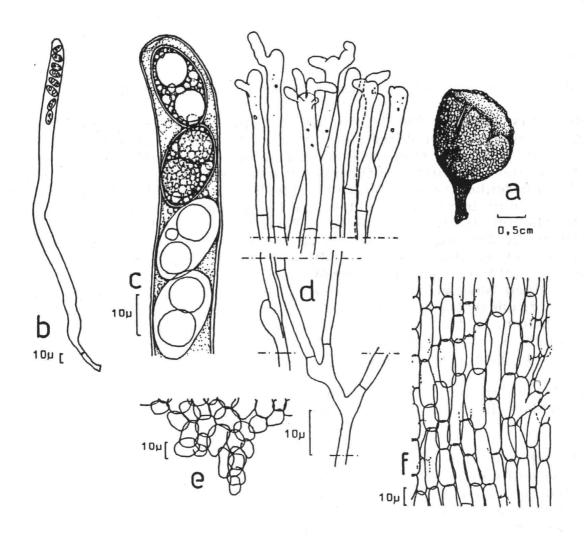
Der excipulare Bau stimmt mit T. catinus (bzw. T. cupularis) völlig überein.

Die genaue Erfassung der Strukturen der Paraphysenspitzen gelingt am Exsikkat häufig nur mühsam. Bei überreifen Stadien lösen sich die Paraphysenspitzen allmählich völlig auf. Oft sind mehrere Präparate anzufertigen, bis sie unter Ölimmersion an der absoluten Auflösungsgrenze des Lichtmikroskops, gegebenenfalls unter Phasenkontrast, erfolgreich durchmustert werden können. Quetschpräparate sind nur bedingt, Mikrotomschnitte geeigneter, da sie die originale Anordnung erhalten. Quetschen und/oder Färben mit Chemikalien zerstören feinste Strukturen in der Regel. Andererseits können nur so einzelne Paraphysen im ganzen Verlauf sichtbar werden (z.B. wie bei Harmaja, 1974 dargestellt). Im natürlichen, ungestörten Verbund wurden feinste wurmförmige Fortsätze an den Paraphysenspitzen ausgemacht von kaum 0,5 μ m Breite, großer Länge und irregulärem Verlauf. Diese feinsten Strukturen bleiben bei rüden Behandlungsmethoden nicht erhalten. Zudem sind sie in der Regel mit wenig gefärbten Inkrustierungen verklebt, so daß ihr Verlauf selten klar verfolgt werden kann. Derartige Strukturen (Abb.) rücken Tarzetta und Otidea noch näher zusammen.

Harmaja (1974) untersucht den größten von 3 Apothecien aus dem Herbar Persoons und erklärt ihn zum Neotypus. Seine Ergebnisse sind in spitzer Klammer eingefügt.

Es handelt sich um eine zweifelhafte Art, deren Unterscheidung gegenüber T. catinus im wesentlichen mit stark verformten, vielfach gefingerten Paraphysenspitzen begründet wird. Die Untersuchung zahlreicher Kollektionen für die vorliegende Arbeit ergab wechselhafte Verhältnisse. Alle Übergangsformen mit fädigen, leicht verbreitet-abgerundeten, keuligen, keulig-nasigen, entenschnabelförmigen, einfach gefingerten, wellig-verlängert-gefingerten, vielfach gefingerten Paraphysenendzellen wurden angetroffen. Junge Entwicklungsstadien zeigten fast nur fädige Paraphysen, ältere oder üppiger gewachsene überwiegend verformte. Einflüsse nehmen mit großer Wahrscheinlichkeit Mikroklima und Nährstoffangebot. Paraphysenverformungen sind danach entwicklungsbedingte Erscheinungen von zweifelhaftem taxonomischen Wert. Folgt man Harmaja, können nur Kollektionen zu T. spwicata gestellt werden, welche überwiegend verformte und mehrfach gefingerte ausgebildet haben und nicht, wenn nur wenig verformte gelegentlich angetroffen werden. Versucht wurde, dieses Konzept anzuwenden. Entsprechend sind die hier getroffenen Zuordnungen fraglich. Zum Beispiel verblieb Koll. 1229 mit großen Apothecien und verformten Paraphysenspitzen bei T. catinus, weil kaum mehrfach gefingerte vorkamen. Schließlich wird

auf die Koll. 1217 und 1227 verwiesen, die einmal der einen, dann der anderen Art zugeführt werden mußten. Bestätigend kommen die Notizen Christans zu var. velata über die wechselnden Verhältnisse hinzu (und weitere mündliche Mitteilungen anderer Bearbeiter, z.B. Schwöbel). In diesem Zusammenhang erscheint bemerkenswert, daß Senn-Irlet (1989) T. spuncata und T. pusilla nicht anführt. Nicht nur T. catinus, auch T. cupularis, selbst T. gaillardiana besitzen Bereiche stark verformter Spitzen in einzelnen Fruchtkörpern.



Tafel 9. Tanzetta spurcata * Fig. a - Habitus. Fig. b - aporhyncher Ascus. Fig. c - Ascusspitze mit. Ascosporen. Fig. d - Paraphysen; Verzweigungen, Paraphysen vielfach gefingert. Fig. e - Außeres Excipulum; pyramidale Zellhaufen der Pusteln (Textura angularis/globulosa). Fig. f - Randhyphenketten (Textura prismatica). Aus Häffner (1983).

UNSICHERE ARTEN

Tarzetta spec.

F, Parc National Vanoise, beim Col de Madeleine, 29.6.1991, ca. 1750 mNN, mit Weiden und Erlen bestandene Ufersande des Arc, leg./det. J.H. (Herb. J.H. 1150). Anmerkung: Zahlreiche Apothecien in Alkohol. Keine Sporenreife, daher unbestimmbar, Formenkreis um T. cupularis? P.-Spi. überwiegend fädig, einige mit Entenschnäbeln eingestreut. Beachtenswert, daher aufgeführt, ist die ursprüngliche Färbung: innen und auβen senfgelb mit Olivhauch.

Tarzetta spec. Donadini. Doc. myc. 15(60):49, 1985.

AUSGESCHLOSSENE ARTEN

Peziza humicola Sacc. & Trav. Syll. Fung. 20:314, 1911 = Alewia humicola Boud. - Hist. Class. Discom. Eur. :45, 1907.

Nach Seaver (1928) ein Synonym von Tarzetta bronca, nach Korf Peziza humicola..

(Zu danken ist **H. Hohmeyer** für eine 1988 erhaltene Arten- und Literaturübersicht. Seine Vorarbeiten beinhalten eine umfangreiche Liste unsicherer und auszuschlieβender Arten, welche vorliegt. Wir hoffen auf eine Erlaubnis zur Wiedergabe im Pilzjournal, welche umständehalber nicht mehr rechtzeitig eingeholt werden konnte).

HINWEISE

¹-Moser (1963), ²-Boudier (1905-1910), ³-Berthet & Riousset (1963), ⁴-Harmaja (1974), ⁵-Donadini (1985), ⁶-Dissing & Sivertsen, (1983), ⁷-Maas Geesteranus, (1969).

LITERATUR

AHMAD, S. Ascomycetes of Pakistan. Part I. Monogr. Biol. Soc. Pakistan 7, 1978.

BERTHET, P. & RIOUSSET, L. Un Pustularia nouveau: Pustularia insignis. Description de l'espèce et remarque sur un charactère cytologique du genre Pustularia. Bull. Soc. myc. Fr. 79:392-398, 1963.

BOUDIER, E. Icones Mycologicae. 4 vol. 1905-1910, Paris (Vol 5: Liste Preliminaire & Explication des Planches, 1985)

BOUDIER, E. Histoire et classification des Discomycètes d'Europe. Klingensick, Paris :1-221, 1907.

BREITENBACH, J. & KRANZLIN, F. Pilze der Schweiz Bd. 1 Ascomyceten (Schlauchpilze) :1-313, 1981/1.ed., Luzern.

BRESADOLA, J. Icones Mycologicae 1-25, 1927-1933, Mailand.

CETTO, B. Der große Pilzführer, Band 2. 1978, BLV, München.

DAHNCKE, R.M. & DAHNCKE, S.M. 700 Pilz in Farbfotos. 1980, AT Verlag, Aarau.

DENNIS, R.W.G. British Ascomycetes: 1-585, 1978/3.ed., Vaduz.

DISSING, H. & PFISTER, D.H. Scabropezia, a new genus of Pezizaceae. Nord. J. Bot. 1:102-108, 1981.

DISSING, H. & RAITVIIR, A. Discomycetes of Middle Asia III. Otidiaceae, Helvellaceae, Morchellaceae and Sarcoscy-phaceae from the Tien-Shan Mountains. Eesti NSV tead. toim 23:104-111, 1974.

DISSING, H. & SIVERTSEN, S. Operculate Discomycetes from Rana (Norway). 5. Rhodoscypha gen. nov. and Rhodotarzetta gen. nov. Mycotaxon 16:441-460, 1983.

DONADINI, J.C. Discomycetes (2) Cytologie, Taxonomie et Phylogenie (Applications à Hypotarzetta g. nov., H. insignis c. nov., Humariaceae et Pyronemataceae). Doc. myc. 15(60):47-59, 1985.

ECKBLAD, F-E. The genera of the Operculate Discomycetes. A Re-evaluation of their Taxonomy, phylogeny and Nomenclature. Nytt Mag. Bot. 15(1-2):1-191, 1968.

GERHARDT, E. BLV-Intensivführer Pilze. Band 2. 1985, BLV, München.

GRELET, L.J. Les Discomycètes de France d'après la classification de Boudier, 1932-1959. Reéd. 1979. Bull. Soc. Bot. du centre-Queste. 3 No. spec. Royan.

HARMAJA, H. Tarzetta pusilla n. sp. and T. spurcata (PERS.) n. comb. from Finland. Karstenia 14:116-120, 1974a.

- HAFFNER, J. Die Pilze Korsikas. Studien über das Vorkommen höherer Pilze auf der Mittelmeerinsel Korsika. Mitteil. Ver. f. Pilzk. Wissen :33, 1983.
- HAFFNER, J. Rezente Ascomycetenfunde VII. Ein Neufund aus der Gattung Arpinia Berthet. 1974. APN 7(2):132-143,
- HARMAJA, H. The generic limit between Otidea and Tarzetta. Karstenia 14:138-142, 1974b.
- HIRSCH, G. The genera Scabropezia and Plicaria in the German Democratic Republic. Agarica 12:241-258, 1985.
- KANOUSE, B.B. A study of Peziza bronca PECK. Mycologia 42:497-502, 1950.
- HOHMEYER, H. The genus Arpinia (Pyronemataceae, Pezizales). Mycologica Helvetica 3(2):221-232, 1988.
- KOHN, L.M. A monographic revision of the genus Sclerotinia. Mycotaxon 9:365-444, 1979.
- LE GAL, M. Étude critique sur les discomycètes recoltés en Suisse au cours de la session de 1953. Bull. Soc. myc. Fr. 70:185-218, 1954.
- MAAS GEESTERANUS, R.A. De fungi van Nederland. 2b. Pezizales deel 2. Kon. Ned. Natuurh. Ver. Wet. Mededel. 80:1-84, 1969.
- MALENÇON, G. Nouvelles contributions à la flore mycologique du maroc. Bull. Soc. myc. Fr. 95:119-137, 1979.
- MATHEIS, W. Beiträge zur Kenntnis der Discomycetenflora des Kantons Thurgau V. Die Discomyceten des Lauchetals. Mitt. Thurg. Naturf. Ges. 43:130-163, 1979.
- MICHAEL, B., HENNIG, B., KREISEL, H. Handbuch für Pilzfreunde II. Nichtblätterpilze. 1986, Gustav Fischer Jena.
- MORAVEC, J. Taxonomic revision within the genus Sowerbyella. Mycol. Helv. 1(6):427-442, 1985.
- NANNFELDT, J.A. Contributions to the mycoflora of Sweden 5. On Peziza catinus HOLMSKJ. ex Fr. and P. radiculata Sow. with a discussion of the genera Pustularia FUCK. emend. BOUD. and Sowerbyella NANNF. n. gen. Sv. Bot. Tidskr. 32:108-120, 1938.
- PANT, D.C. & TEWARI, V.P. Observations of two species of the genus Pustulina. Mycologia 62:1187-1194, 1970.
- PFISTER, D.H. Type studies in the genus Peziza V. Species described by REHM. Mycotaxon 8:187-192, 1979.
- PHILLIPS, R. Das Kosmosbuch der Pilze. 1982. Franckh'sche Verl.handl., Stuttgart.
- RAITHELHUBER, J. Lateinische Diagnosen einiger neuer Nichtblätterpilze aus Südargentinien, die in Band 1 der "Guia practica..." beschrieben werden. Metrodia Sonderheft 2:19-21, 1983.
- RAMSBOTTOM, J. & BALFOUR-BROWNE, F.L. List of Discompcetes recorded from the British Isles. Trans. Br. myc. Soc. 34:38-137, 1951.
- REA, C. New or rare British Discomycetae. Trans. Br. myc. Soc. 34:38-137, 1951.
- REHM, H. Die Pilze Deutschlands, Österreichs und der Schweiz. 3. Abt. Ascomyceten: Hysteriaceen und Discomyceten. In Dr. L. Rabenhorst's Kryptogamen Flora 1(3):1-1272, 1896.
- RICK, J. Monographia Pezizinearum Riograndensium. Broteria, Ser. Bot. 25:77-122, 1931.
- SENN-IRLET, B. Discomyceten aus der alpinen Stufe der Schweizer Alpen II. Beitr. z. Kenntn. d. Pilze Mitteleur. 5:191-208, 1989.
- SCHUMACHER, T. Notes on taxonomy, ecology, and distribution of operculate discompcetes from river banks in Norway. Norw. J. Bot. 26:53-83, 1979.
- SEAVER, F.J. The North American Cup-fungi (Operculates) :1-377 + 74pl., 1928/Repr. 1978, New York.
- SVRCEK, M. A taxonomic revision of Velenovsky's types of operculate discomycetes preserved in National Museum, Prague. Sb. narod. Muz. Praze 32B(2-4):115-194, 1976 (veröffentlicht 1979, cf. Svrcek 1981).
- SVRCEK, M. Katalog operkulatnich diskomycetu (Pezizales) Ceskoslovenska II (O-W). Ces. Mykol. 35(2):64-89, 1981.
- SVRCEK, M. New combinations and new taxa in Operculate Discomycetes (Pezizales). Ces. Mykol. 31(2):69-70, 1977.
- SVRCEK, M., Kubicka, J., Erhart, M. Der Kosmos-Pilzführer. 1979, Franckh'sche Verl.handl., Stuttgart.
- THIND, K.S. & WARAITCH, K.S. The Pezizales of India X. Res. Bull. Panjab Univ. N. S. 21:145-155, 1970.
- TORRE DE LA, M. Estudio sobre discomycetes operculados: Clave y generos nuevos para la flora Espanola peninsular. Anal. Inst. bot. Cavanilles 32:85-101, 1975.
- VELENOVSKY, J. Monographia Discomycetorum Bohemiae 1-2, 1934, Prag.
- VELENOVSKY, J. Novitates mycologicae novissimae. Prag. 1947.
- ZHUANG, W.Y. & KORF, R.P. A new species of Tarzetta (Pezizales) from New Zealand. Mycotaxon 28:365-368, 1987.

MYCENA PEARSONIANA DENNIS EX SINGER

NICHT SELTEN, ABER MEIST VERKANNT?

Karin Montag Hüttersdorfer Str. 13 a 6612 Schmelz

Dr. Thomas Münzmay Goehestr. 57d 4047 Dormagen

eingegangen am 27.11.1991

Key Words: Mycena pearsoniana, Mycena pura, Mycena kühneriana, Sektion Calodontes, Subsektion Violacellae. Rheinl.-Pfälz. Pilzj. 2(1):59-63, 1992.

Zusammenfassung: Mycena pearsoniana Dennis ex Singer wird beschrieben, die Abgrenzung zu zwei anderen Arten der Sektion Calodontes (Fr. ex Berk.) Quél. wird herausgestellt.

Summary: Mycena pearsoniana Dennis ex Singer is described, the differences to two other species of section Calodentes (Fr. ex Berk.) Quél. are demonstrated.

EINLEITUNG

Mycena pearsoniana ist eine makroskopisch weniger gut identifizierbare Art aus der Sektion Calodontes, die sicherlich oft verkannt wird, weil sie – ohne Überprüfung der Mikromerkmale – als untypische Form von Mycena pura angesprochen wird. Dennoch hat sie gute Merkmale, die es durchaus gestatten, sie bereits im Feld vorläufig zuzuordnen. Es soll deshalb in der nachfolgenden Beschreibung anhand eigener Funde versucht werden die Charakteristika der Species zu verdeutlichen, die sicherlich nicht so selten ist, wie es nach der spärlich vorliegenden Literatur den Anschein hat.

Mycena pearsoniana Dennis ex Singer. Sydowia 12:233, 1958.

- = Mycena pseudopwia ss. Kühner non Cooke. Encyclopédia Mycologia I.:451, 1938.
- = Mycena pearsoniana Dennis apud Pearson. Naturalist:50, 1955 (ungillig publiziert).
- = Mycena puroides Joss. Bull.trimest.Soc.mycol.Fr.75:372, 1959.
- = Poromycena pseudopwia (ss. Kühner) Singer. Lillo 22:365, 1951.

Kurzbeschreibung des Habitus: schlanker, oft langstieliger Rettichhelmling mit herablaufenden Lamellen und im trockenen Zustand sehr blassen, schmutzig beigen Farben.

BESCHREIBUNG

Hut bis 2,5 cm ϕ , anfangs halbkugelig, später verbogen-verflacht mit niedergedrückter Mitte; Hutoberfläche seidig glatt und trocken, alt auch etwas grobfilzig und sogar feinschürfelig werdend. Hutrand glatt, fransig oder gekerbt, feucht bis zur Hälfte schwach oder grob gerieft. Farbe jung intensiv amethystlila, rasch zu zart violett verblassend, hygrophan und gleichmäßig zu einem typisch hellen Graubeige mit leichtem Violett- oder Rosastich austrocknend. Der Farbkontrast zwischen jungen, satt violett gefärbten und alten, matt kartongrau ausgeblaβten Fruchtkörpern ist markant und könnte bei flüchtigem Hinsehen an zwei verschiedene Arten denken lassen.

Lamellen: L=17-25, l=1-3, normal weit, dicklich, gerade bis bauchig, bis 6 mm breit, am Stiel ausgebuchtet und mit Zähnchen weit herablaufend, selten breit angewachsen und etwas aufsteigend, Farbe wie Hut oder etwas heller, beim Trocknen den gleichen Farbwechsel zeigend wie die Hutoberfläche, gelegentlich gegabelt; Schneiden gleichfarbig, manchmal auch bei ausgeblaßten Exemplaren violettlich bleibend, Schneiden ganzrandig und durch den dicken Querschnitt der Lamelle kantig erscheinend.

Stiel: bis 8 cm/3 mm, gerade oder verbogen, Farbe wie Hut und Lamellen, Spitze etwas heller, glatt, röhrig-hohl, nicht faserig und glatt durchbrechend, steif und zerbrechlich, gleichdick, Basis mit deutlichem Mycelfilz, sonst kahl, nur äuβerste Spitze fein weißlich bereift.

Fleisch: nur unter der Hutmitte, wattig, hell graubeige, bis 2 mm dick.

Geruch ± stark nach Rettich, manchmal erst nach längerem Liegen in einem Gefäβ wahrnehmbar.

Sporen: zylindrisch-ellipsoidisch, farblos, nicht amyloid, 5,8 - 6,5 - 7,2 (-8) x 3,6 $-4,25 - 4,9 \mu m$, das entspricht einem Volumen von 39,3 - 61,4 - 90,4 (-100,4) μ m3. (Berechnet nach der von Groß und Schmitt (1972 entwickelten Formel V = $d^2-1-0,523$

Basidien: mit vorwiegend vier Sterigmen, schlank keulig, mit Basalschnalle, 22 -30 x 6,5 - 7,2 μ m.

Cheilozystiden: meist zylindrisch-schlauchförmig, aber auch schlank keulig oder schlank flaschenförmig, mit meist breit abgerundetem Scheitel, selten mit verjüngter Spitze, sehr unterschiedlich groß, 50 - 240 x 10 - 18 μm.

Pleurozystiden und Pileozystiden nicht gesehen.

Kaulozystiden: vereinzelt an der Stielspitze in Form von abstehenden zylindri-

schen Hyphen analog den Cheilozystiden, 45 - 78 x 9 - 11 μm.

Hutdeckschicht: Epicutis ca. 50 µm stark, aus farblosen, liegenden, locker verwobenen und ganz schwach gelatinisierten, radial angeordneten Hyphen mit großen Schnallen, 5 - 10 μ m ϕ , Hypodermis nicht differenzierbar, aus breitzylindrischen, ellipsoidischen oder blasig aufgetriebenen Zellen, 15 - 25 μm φ. Dazwischen 2 - 4 μm breite, in Brillantkresylblau metachromatische Oleiferen.

Schnallen: überall vorhanden, groß und deutlich.

Trama: in Melzer's Reagenz violettbraun (amyloid).

ABBILDUNGEN

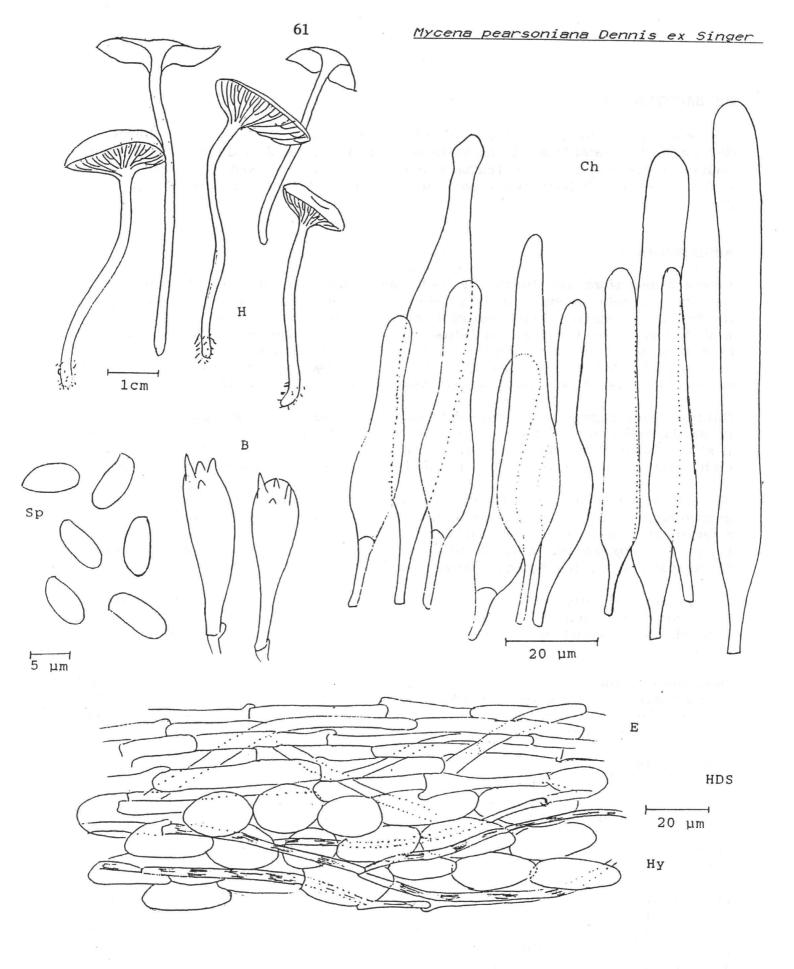
Phillips (:73, 1982)

UNTERSUCHTE KOLLEKTIONEN

22.10.91, MTB 6506, Hütterdorf, Stey, gesellig im Gras in lockerem, jungem Pinus-Bestand auf saurem, sandigem Bo-

Herbar-Nr. KM 2314. (Funddaten und Ökologie des beschriebenen Fundes. An dieser Fundstelle fruktifizierte Mycena pearsoniana bis Ende November sehr zahlreich.)

Weitere Funde: 17.9.88, MTB 4806, Dormagen, Zonser Heide, drei Fruchtkörper am Wegrand unter Kiefern. * 29.10.89, MTB 4906, Chorbusch, Gruppe von drei Fruchtkörpern am Wegrand. * 13.10.91, MTB 6506, Schmelz, Schwammheck, Gruppe von 7 Fruchtkörpern in einem mindestens 4 Jahre alten und entsprechend stark verrotteten Reisighaufen im Mischwald (Pinus, Picea, Fagus, Salix, Crataegus, Sambucus) auf leicht saurem, sandigem Boden.



H = Habitus
Sp = Sporen

B = Basidien

Ch = Cheilozystiden

HDS = Hutdeckschicht

E = Epicutis Hy = Hypodermis

BEOBACHTUNGEN

Die sehr unterschiedlich großen Cheilozystiden sind – ebenso wie die Hyphen der Trama mit Patentblau V. nicht anfärbbar. Da sie zudem die gleiche Form und Maße wie die Hyphen der Trama aufweisen, könnte es sein, daß es sich hier nicht um echte Cheilozystiden handelt, sondern um Fortsetzungen der Tramahyphen.

ABGRENZUNG

Mycena pearsoniana ist durch die nicht amyloiden Sporen, die überwiegend zylindrischen, sehr großen Cheilozystiden, die breit angewachsenen und herablaufenden Lamellen, die beim Eintrocknen typisch schmutzig graubeige Hutfarbe und den meist hochbeinigen Habitus von der häufigeren und gut bekannten Mycena pwra unterschieden. Dennoch ist es bei verschiedenen Kollektionen durchaus möglich, daß sich die Variationsbreite von Mycena pearsoniana mit dem Formenreichtum der Mycena pwra im makroskopischen Bereich überschneidet.

Subtiler sind dagegen die Unterschiede zu Mycena kühneriana Smith (1947), eine in Nordamerika und Norwegen vorkommende Art, die hauptsächlich durch eine postive Jodreaktion der Sporen, spärlich vorhandene Pleurozystiden und eine nicht gelatinisierte Epikutis unterschieden sein soll (Maas Geesteranus, 1989).

Wir selbst haben in der Huthaut von Mycena pearsoniana eine nur sehr schwach gelatinisierte Epikutis festgestellt und Vergleichsdaten zur Huthaut von Mycena kühneriana liegen uns leider nicht vor. Maas Geesteranus (1989), der den Holotypus von Mycena kühneriana untersucht hat, hat zudem wesentlich kürzere Cheilozystiden als bei Mycena pearsoniana beobachtet und dargestellt.

Die genannten Unterscheidungsmerkmale waren für Bresinsky und Besl (:254, 1985) nicht ausreichend, Mycena kühneriana als eigenständige Art anzuerkennen. Folglich wird Mycena kühneriana von ihnen als Synonym zu Mycena pearsoniana gestellt.

Maas Geesteranus (1989) vertritt eine gegensätzliche Meinung und stellte Mycena pearsoniana zur Subsection Violacellae Singer ex Maas Geesteranus (1980). Die Species dieser Untersektion unterscheiden sich von denen der Calodondes durch nicht amyloide Sporen und durch fehlende Pleurozystiden.

DISKUSSION

Die Autoren dieser Arbeit sind der Ansicht, daß Mycena pearsoniana eine klar abgrenzbare, eigenständige Art ist. Gleiches muß dann allerdings auch für Mycena kühneniana gelten, die sowohl zu Mycena pura, als auch zu Mycena pearsoniana ebenso gute Trennmerkmale aufweist wie die übrigen Arten der Sektion Calodontes under der Sektion

Zur Amyloididät der Sporen der Gattung Mycena, speziell der Sektion Calodontes, seien noch einige Anmerkungen gemacht: Die Jodreaktion der Sporen scheint sich im Laufe der Lagerzeit der Exsikkate, bzw. abhängig von verschiedenen Methoden der Präparation bei einer Reihe von Arten der Gattung Mycena zu verändern; zumindest aber ist sie sehr oft schwierig zu interpretieren. Krieglsteiner und Schwöbel (1982) bezweifeln die hohe taxonomische Bedeutung der Amyloidität der Sporen, die dieser Reaktion innerhalb der Gattung Mycena beigemessen wird.

Bereits Smith (1947) rechnet der Jodreaktion der Sporen nur untergeordnete Bedeutung zu und betrachtet sie als so kritisch, daß er sie nicht oder nur nachrangig in seinen Schlüsseln berücksichtigt.

Raithelhuber (1980) hat über das Phänomen der sich verändernden Amyloidität ausführlich berichtet und die Autoren dieses Aufsatzes können die Schwierigkeiten bei der Beurteilung der Jodreaktionen einiger ± lange gelagerter Exsikkate aus der Gattung Mycena anhand eigener Untersuchungen bestätigen.

Besonders wichtig erscheint es uns, darauf hinzuweisen, daß in Kalilauge gequollenes Trockenmaterial unbedingt sorgfältig mit Wasser gespült werden muß, bevor es mit Jodreagenzlösung behandelt wird. Kalilauge hat, wie andere Basen, die Eigenschaft Jod zu verändern, was eine falsch-negative Reaktion amyloider Sporen zur Folge haben kann. Die Reaktion der Trama, die bei der Gattung Mycena nach Behandlung mit Melzer's Reagenz oder einer vergleichbaren Jodlösung oft eine weinrote Färbung zeigt, wird normalerweise weder durch lange Lagerung noch durch Behandlung mit Kalilauge beeinflußt.

LITERATUR

BRESINSKY, A. und BESL, H. Giftpilze. Ein Handbuch für Apotheker, Arzte und Biologen. Seite 1-295, 1985. Wissenschaftliche Verlagsgesellschaft Stuttgart.

GROSS, G. & SCHMITT, J.A. Kernzahl und Sporenvolumen bei einigen Hymenogasterarten. Z. Pilzk. 38(1/2):109-157, 1972.

KÜHNER, R. Encyclopedia Mycologia Band 10, Le genre Mycena. Seite 1-708, 1938. Éditions Paul Lechevalier, Paris. KÜHNER, R. und ROMAGNESI, H. Flore Analytique des Champignons superieurs. (Agarics, Bolets, Chanterelles). 1953. Masson et Cie, Éditeurs, Paris.

KREISEL, H. Pilzflora der Deutschen Demokratischen Republik. 1987. VEB Gustav Fischer Verlag, Jena.

KRIEGLSTEINER, G.J. & SCHWÖBEL, H. Mycena diosma spec.nov. und der Mycena-pura-Formenkreis in Mitteleuropa. Z. Mykol. 48(1):25-34, 1982.

MAAS GEESTERANUS, R.A. Studies in Mycenas 15. - A tentative subdivision of the genus Mycena in the nothern Hemisphere. Persoonia 11 (1): 93-120, 1980.

MAAS GEBSTERANUS, R.A. Conspectus of the Mycenas of the Nothern Hemisphaere - 13. Sections Calamophilae and Calodontes. Proc. K. Ned. Akad. Wet., Ser. C 92 (4):477-501, 1989.

MOSER, M. Die Röhrlinge und Blätterpilze. 5. Aufl. – In: Gams H.: Kleine Kryptogamenflora, Bd.II b/2. Basidiomyceten 2. Teil. 1983. Fischer Stuttgart.

PHILLIPS, R. Das Kosmosbuch der Pilze. 1982 Francksche Verlagshandlung, Stuttgart.

RAITHELHUBER, J. Der Arten- und Formenkreis um Mycena pura (Pers. ex Fr.) Kum. Metrodiana 9 (2):26-40, 1980.

SMITH, A.H. (1947): North American Species of Mycena. Univ. Mich. Scient. Ser.17:1-521.

LITERATUR

zu *Lepista ovispora* (Fortsetzung von Seite 71)

MARCHAND, A. Champignons du nord et du midi. Bd 1, 1971. Bd 2, 1973. Bd 9, 1986.

MOSER, M. in GAMS, H. Kleine Kryptogamenflora. Die Röhrlinge und Blätterpilze (Polyporales, Boletales, Agaricales, Russulales). Bd. IIb/2. Basidiomyceten. 2. Teil. 5/1983.

RICEK, E.W. Über eine neue Art der Gattung Lepista. Sydowia 19:84-85, 1966.

RICKEN, A. Die Blätterpilze. 1915.

LEPISTA OVISPORA (J.E. LANGE) GULDEN 1983.

Manfred Meusers Neuβer Feldweg 1 D(W)-4005 Meerbusch 2

eingegangen 30.12.1991

Meusers, M. Lepista ovispora. Rheinl.-Pfälz. Pilzj. 1(2):63-70, 1992.

Key Words: Lepista ovispora and the genus Lepista (Agaricales, Basidio-mycetes).

S u m m a r y: A detailed description of *Lepista* ovispora basing on recent findings in the Federal Republic of Germany with comments and discussion of taxonomical problems will be completed by a key of the genus *Lepista*.

Zusammenfassung: Einer ausführlichen Beschreibung von *Lepista* ovispora aufgrund rezenter Funde aus der Bundesrepublik Deutschland mit Kommentaren und Diskussion taxonomischer Probleme folgt ein Schlüssel der Gattung *Lepista*.

Lepista ovispora (J.E. Lange) Gulden 1983.

- = Clitocybe aggregata var. ovispora J.E. Lange 1930.
- = Lyophyllum aggregatum var. (J.E. Lange) K & R 1953.
- = Lyophyllum ovisporum (J.E. Lange) Reid 1968.
- = Lepista fasciculata Harmaja 1974.

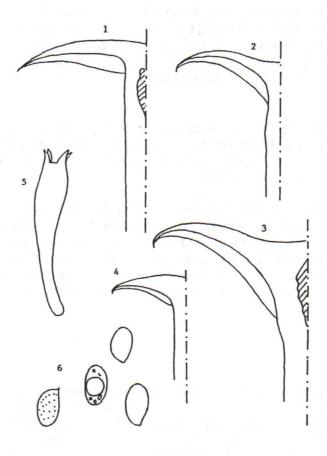
I. BESCHREIBUNG

(nach eigenen Funden)

Hut 3 - 15cm, nur jung gewölbt, schnell verflachend mit zentraler Depression, im Alter zunehmend trichterförmig mit wellig gelapptem bzw. flatterigem Rand; äuβerste Randzone auch alt noch eingerollt oder zumindest abwärts gebogen; sehr farbvariabel (je nach Feuchtigkeit bzw. Sonneneinwirkung), trocken gewachsene Fruchtkörper ziemlich trübfarbig, graubraun, beigebraun, ockerbraun, haselbraun; feucht gewachsene Fruchtkörper lebhafter leberbraun, dunkel rotbraun; teilweise mit blaß abgesetzter Mitte oder Randzone oder mit mehreren blassen konzentrischen Zonen; nicht bis mäßig hygrophan: Hüte blassen beim Trocknen teils leicht, teils gar nicht aus, teilweise aber auch bräunend! Bei erneutem Anfeuchten jedoch kaum nachdunkelnd; Rand nie (durchscheinend) gerieft; Oberfläche trocken und meist matt, teilweise sogar bereift wirkend; Randsaum gelegentlich mit schmaler, reifartiger bzw. feinflaumiger Zone; ein Fund mit verstreuten und unregelmäßigen dunkleren Flecken und Tropfen. Lamellen jung ±breit angewachsen, seltener sogar etwas ausgebuchtet, dann leicht bis weit herablaufend, (sehr) gedrängt, 2 - 6 (-10) mm breit, abtrennbar, mit zahlreichen Zwischenlamellen von sehr unterschiedlicher Länge; beige bis blaß fleischbräunlich, aber immer wesentlich blasser als Hutoberfläche, auch jung nie mit lilafarbenen Tönen. Stiel 3 - 12 / 0,5 - 2,3 cm, zylindrisch oder apikal bzw. basal leicht verjüngt, seltener Basis keulig verdickt; voll oder schwammig ausgestopft, bei größeren Fruchtkörpern meist im oberen Drittel unregelmäßig ausgehöhlt; auf blassem Grund beige bis blaß fleischbräunlich längsfaserig berindet bzw. gedrillt, heller als Hutoberfläche und dunkler als Lamellen; Basis mit weissem Myzelfilz. Fleisch weißlich-cremefarben, zäh bis fast knorpelig; Geschmack



Lepista ovispoza (Farbioto nach einem Dia von M. Meuser)



Lepista ovispora. 1-4 Fruchtkörper im Schnitt, 5 Basidie, 6 Sporen.

mild, Geruch schwach bis undeutlich, meist angenehm säuerlich/polyporusartig; ein Fund mit mehlartiger Komponente.

Sporen 5,6 - 7,2 (-8,4) / 4 - 4,8 μ m, elliptisch, meist mit deutlichem Apikulus; je nach Medium glatt bis punktiert erscheinend, im optischen Schnitt unter dem Lichtmikroskop ±glatt, meist mit (großen) öltropfen; cyanophil, nicht dextrinoid, nicht amyloid. Sporenpulver blaß fleischfarben. Basidien 4-sporig, ca. 25 - 35 / 5,5 - 6,5 μ m, mit verdicktem Kopfteil; zahlreiche Versuche an Frischmaterial und an Exsikkaten mit Karminessigsäure ergaben meist eine eindeutig negative Reaktion, lediglich bei Verwendung von Hoyer's Medium (vergl. Clemençon, 1986) zeigen sich zweimal schwache dunkle Körnelungen. Zystiden nicht vorhanden; bei einem Fund an der Schneide stellenweise haarförmige Elemente. HDS nicht abziehbar; aus liegenden, ±parallelen, schlanken Hyphen, mit zahlreichen Schnallen. Pigment intrazellulär (vakuolär) und grob inkrustierend.

II. FUNDANGABEN / OKOLOGIE

a) EIGENE FUNDE

Regelmäßig büschelig (ca. 5 bis 50 Fruchtkörper) auf meist sandigen Böden
1) Niederkrüchten, 8.11.1986 (E 2223), 2.10.1990 (E 3050), auf sandigem Waldweg
bei Birke, Lärche, Kiefer, Weide (1 Fundstelle); 2) Düsseldorf-Unterbacher See,
25.10.1987 (E 2472, 2473), 28.4.1990 ((E 2911), 11.5.1991 (ohne Exsikk.), am
Wegrand unter Birke, Ahorn, Weide (3 Fundstellen); 3) Hürtgen (Nordeifel)
28.9.1988 (E 2563), Wegrand bei Fichte, (Birke?).

b) LITERATURANGABEN

Nach Gulden ist L. ovispora in Skandinavien die häufigste aller büschelig wachsenden Lepista-Arten, "dicht büschelig, in Bögen und Ringen wachsend, an grasigen Standorten, oft auf Wiesen, an Wegrändern und in Gräben". Reid beschreibt seinen Fund von einem grasigen Standort in einem englischen Park, während Lange grasige Wegränder im Laubwald (Fagus) angibt. Harmajas Typus von L. fasciculata wuchs in einem grasigen Mischwald bei Birke und Fichte auf leicht kalkhaltigem Boden. In der Bresinski/Haas-Liste ist L. ovispora für die BRD nicht aufgeführt.

Aufgrund aller bisher vorliegenden Angaben dürfte eine Vorliebe für offene Standorte auf Wiesen und an Wegrändern in Laub- und Mischwäldern zu vermuten sein. Bemerkenswert sind zwei Wachstumsschübe im Frühjahr (April/Mai) und im Herbst (September bis November).

In Anbetracht meiner eigenen 5 Fundstellen in einem Umkreis von ca. 150 km ist es ziemlich wahrscheinlich, daß L. ovispora verbreiteter ist als die obigen Fundangaben vermuten lassen. Möglicherweise beruht die bisher vermutete Seltenheit im mitteleuropäischen Raum auf Verwechslungen mit nahestehenden Arten, zumal ich bei meinem ersten Fund vor fast 5 Jahren auf den ersten Blick glaubte, eine Altersform von L. nuda bzw. deren bräunliche Varietät gefunden zu haben (vergl. Abschnitt IV).

III. DISKUSSION

L. ovispora war für mich wegen der außergewöhnlichen Variabilität, wegen der etwas diffusen diagnostischen Merkmale und wegen der ursprünglichen Einordnung bei Lyophyllum (vergl. Moser, Reid und K&R) lange Zeit nicht (eindeutig) bestimmbar. So waren über einen längeren Zeitraum mehrere Funde in unterschiedlichsten Wachstumsstadien erforderlich, um alle beobachteten Erscheinungsformen einer offensichtlich sehr plastischen Sippe zuzuordnen.

Außerdem erwies sich die systematische Einstufung hinsichtlich der in Betracht kommenden Gattungen als recht problematisch: Die Gattung **Clitocybe** enthält zwar einige fleischige und jung gewölbte Arten mit blaß fleischfarbenem Sporenpulver, mußte jedoch wegen der cyanophilen Sporen ausgeschlossen werden.

Meine Funde stimmten ansonsten recht gut mit Langes und Reids Abbildungen und Beschreibungen von Lyophyllum ovisporum überein, jedoch scheiderte letztlich die Bestimmung als Lyophyllum-Species an dem Fehlen einer eindeutigen siderophilen Granulation. In diesem Zusammenhang ist es bemerkenswert, daβ Reid zwar die Basidien mit "containing carminophilous granules" beschreibt, daβ diese Granulation bei einer Nachprüfung durch Gulden nicht bestätigt werden konnte. Da ich bei meinen eigenen Funden insoweit überwiegend negative Ergebnisse erhielt, bei zwei Versuchen mit Hoyer's Medium jedoch eine schwache, aber dennoch nicht zu übersehende Körnelung notierte, könnte möglicherweise bei vorliegen bestimmter Bedingungen auf das Zustandekommen einer kurzfristigen, aber instabilen Verbindung geschlossen werden.

Im Falle einer negativen karminophilen Reaktion deuten die Farbe des Sporenpulvers, die cyanophilen und glatten bis leicht rauhen bzw. punktierten Sporen,
die abtrennbaren Lamellen, das Fehlen der Zystiden und das habituelle Erscheinungsbild einschlieβlich des eingerollten Hutrands und der jung gewölbten
Fruchtkörper auf die Gattung Lepista, Sektion Lepista.

Eine Bestimmung nach Moser führt – bei Standorten in Wäldern – relativ problemlos zu L. fasciculata, welche von Harmaja (wie leider allzu oft) mit einer wenig aussagekräftigen Diagnose wie folgt beschrieben wurde: "A Lepista subalpina pileo non hygrophano, colore pilei dissimili et sporis grandioribus differt." Seine Angaben im englischen Begleittext hinsichtlich der warzigen Sporen und der Epikutisbeschaffenheit ("ohne Pigment und Hyphenwände stellenweise gerunzelt") ließen jedoch erhebliche Zweifel an einer Identität mit meinen Funden aufkommen. Inzwischen hat Gulden bei einer Nachuntersuchung von Harmajas Typusmaterial sowohl größere Sporen als angeben gemessen, als auch ein inkrustierendes Pigment nachweisen können.

Bei weiteren Recherchen stieß ich dank eines Hinweises von F. Gröger (Warza) auf die Lepista-Studie von Gulden. Darin bestätigte sich meine Vermutung, daß es sich bei Lyophyllum ovisporum wegen der unter dem REM als feinwarzig zu erkennenden Sporen und insbesondere wegen fehlender siderophiler Granulation in Wirklichkeit um eine Lepista-Species handelt. Interessanterweise hebt Gulden die aus den Literaturbeschreibungen ersichtlichen, völlig widersprüchlichen Angaben zur Hygrophaneität, die sich mit meinen eigenen, kaum auf einen Nenner zu bringenden Beobachtungen decken, als witterungsbedingtes Beurteilungsproblem hervor. Der Hut wird insgesamt als 1) ausblassend, 2) nicht hygrophan, 3) hygrophan und 4) stark hygrophan beschrieben. Derartige gravierende Differenzen beweisen wieder einmal, was teilweise von Diagnosen zu halten ist, die aufgrund ein es Fruchtkörpers, teilweise sogar aufgrund eines einzigen Exsikkats erstellt wurden.

IV. ABGRENZUNGEN / VERWECHSLUNGEN

Infolge des büscheligen Wachstums kommen Verwechslungen mit bräunlichen Büschelraslingen in Betracht. Diese sind in der Natur unter anderem durch bräunliche Hutfarben und durch die weißlichen Lamellen unterscheidbar. Eine sichere Trennung ermöglichen weiterhin die rundlichen Sporen, das weiße Sporenpulver und die fehlende siderophile Granulation. Innerhalb der Gattung Lepista können fleischbräunliche Formen von L. nuda und die var. tridentina sowie L. sordida makroskopisch recht ähnlich sein. Abgesehen von den auch alt meist noch vor-

handenen lilafarbenen Tönen auf den Lamellen und im Fleisch wachsen L. nuda einschließlich Varietät kaum jemals büschelig und unterscheiden sich weiterhin durch den meist aromatischen und schwer zu definierenden Geruch, durch das weniger zähe Fleisch, durch gröber ornamentierte Sporen und durch das Fehlen des inkrustierenden Pigments in der HDS. Büschelige, fleischbräunliche Formen von L. sordida besitzen einen feucht durchscheinend gerieften und stark hygrophanen Hut, gröber ornamentierte und meist größere Sporen. Das Fleisch ist ebenfalls weniger zäh und auch hier fehlt das inkrustierende Pigment.

Die übrigen bei Gulden aufgeführten, büschelig wachsenden Arten wie 5aufgeführten, büschelig wachsenden Arten wie L. multiforme und L. pseudoectypa (= L. subalpina) sollen an arktischen und alpinen Standorten vorkommen. Während die Unterscheidungsmerkmale zu L. multiforme recht vage erscheinen und kaum eine nachvollziehbare Trennung ermöglichen, wird zur Abgrenzung bzgl. L. pseudoectypa auf nachfolgenden Bestimmungsschlüssel verwiesen. Die übrigen makroskopisch ähnlichen Arten der Gattung Lepista wachsen meist einzeln oder gesellig und besitzen gröber ornamentierte und häufig auch kleinere Sporen (Warzigkeit unter dem Lichtmikroskop deutlich erkennbar).

V. GATTUNGSPROBLEMATIK UND ARTENÜBERSICHT

In Anbetracht einiger im Moser nicht enthaltener Lepista-Arten gebe ich nachfolgend eine Übersicht in Schlüsselform. Aufgrund eigener Beobachtungen sowie entsprechender Literaturauswertung erscheinen gerade in dieser Gattung Bestimmungsmerkmale wie Geruch und Hygrophaneität außerordentlich inkonstant und problematisch. Die meisten Lepista-Arten reagieren auf längere Feuchtigkeitseinwirkung mit durchwässerter HDS bzw. Huttrama (hyaline Zonen), jedoch ohne gravierende Farbveränderungen. Die einzige eindeutig hygrophane Art der Gattung dürfte L. sordida sein, deren Varietät Lilacea häufig als L. nuda angesprochen wird. Abgesehen von der nur mäßigen Farbveränderung des nuda-Hutes bei Durchfeuchtung sind die kleineren Sporen und der meist aromatisch bis parfümierte Geruch und die meist kräftigeren Fruchtkörper von L. nuda weitere Bestimmungshilfen.

Ein Literaturvergleich aller Geruchsdefinitionen zu L. nuda, L. caespitosa, L. densifolia und L. nickenii ergibt ein völlig verworrenes Bild, und es erscheint geradezu folgerichtig, daß niederländische Mykologen wie z.B. Nordeloos und Kuyper dem je nach Witterungsbedingung und Altersstadium Geruch kaum noch besondere taxonomische Bedeutung beimessen. Abschließend ist festzustellen, daß die makroskopische Variabilität und das weitgehende Fehlen mikroskopischer Trennungsmerkmale (z.B. Zystiden, Sporenform) bei einigen Sippen den Artenrang fraglich erscheinen lassen. So werden sicherlich noch langjährige Beobachtungen einschließlich Pigmentstudien erforderlich sein, um zum Beispiel den Status von L. panaeolus gegenüber L. nickenii abzuklären. Aufgrund meiner bisherigen Aufsammlungen halte ich vorerst eine Trennung noch für ebenso vertretbar wie bei L. gilva und L. inversa.

VI. DIE GATTUNG LEPISTA IN MITTELEUROPA (SCHLÜSSEL)

1	Lamellen und/oder Hut mit ± deutlichen lilafarbenen bis violetten oder bräunlichen Tönen; Sporen elliptisch-eiförmig, größer als	
	6 μm	2
1*	ohne diese Farben	7
2 (1) 2	Fruchtkörper deutlich hygrophan; Hut überwiegend dünnfleischig; Sporen 6 - 10 / 3 - 5 µm; oft büschelig (auch auf Mist) Fruchtkörper nicht oder nur schwach hygrophan, jedoch teilweise etwas ausblassend/verfärbend; relativ fleischig; Sporen nicht länger	3
	als 8 µm	4
3 (2)	Fruchtkörper relativ blaßfarbig bzw. trübfarbig mit vorherrschend graubräunlichen/fleischbräunlichen Farben, meist nur mit schwachen lilafarbigen Beimischungen oder diese teilweise ganz fehlend; von sehr variablem Habitus: Hut teilweise gebuckelt, teilweise niedergedrückt, oft stark flatterig verbogen; Lamellen ausgebuchtet angewachsen bis weit herablaufend; Wiesen, Gärten, Misthaufen L. sordida (Fr.) Singer	
3*	Fruchtkörper frisch lebhaft violett/lilapurpurn/dkl. braunviolett; Hut alt bzw. trocken oft bis zur Unkenntlichkeit ausblassend; Wälder, Gärten, auf Mist	
	Lepista sondida var. lilacea (Quél.) Bon	
4 (2*).	Hut blaβfarbig: falb/gelbbräunlich, blaβ graulila/violett	5
4*	Hut ±lebhaft lila/violett - fleischbräunlich, alt teilweise etwas entfärbend oder verfärbend oder etwas durchwässert, aber nicht hygrophan im eigentlichen Sinne	
E (//)		6
5 (4)	Hut und Stiel mit deutlichem Farbkontrast: Hut falb/gelbbräunlich mit dunklerer Mitte; Stiel anfangs satt lila/violett; bevorzugt auf Wiesen/Weiden, sehr selten in Wäldern.	
	L. saeva (Fr.) Orton (= L. personata)	
5*	Fruchtkörper ziemlich einheitlich blaß graulila/grauviolettlich; in Wäldern	
No. 100 (100 (100 (100 (100 (100 (100 (100	L. glaucocana (Bres.) Singer	
6 (4*).	Fruchtkörper frisch mit intensiven Tönen, insbesondere in den Lamellen; Hut teilweise rothräunlich/ockerbräunlich (verfärbend) L. nuda (Bull:Fr.) Cke	
6*	Hut und Stiel von Anfang an ±braunrötlich; Lamellen mit (schwachen) lilafarbenen Tönen	
	L. nuda var. tridentina Singer	
7 (1*).	Hut frisch mit ziemlich lebhaften honiggelben, orangegelben oder fuchsigen Farben; Lamellen weit herablaufend (Clitocybe-Habitus);	
	Sporenpulver vermutlich bei allen Arten weißlich-cremefarben; Sporen rund (Ausnahme L. abdita)	8
7*	Hut mit anderen Farben; Sporenpulver meist fleischfarben; Sporen meist elliptisch bis breit elliptisch	.11
8 (7)	Sporen elliptisch-tropfenförmig (polymorph), $5-7/3-4 \mu m$; Hut $1-2.5 cm$, ähnlich L. inversa, nicht hygrophan, teilweise mit kleinem Buckel; Stiel $1-3 \mu m/0.5-2 mm$, basal verdickt/Knollig; auf Trockenrasen	•11
	L. abdita Dörfeit	
8*	Sporen rundlich, nicht größer als 5 μm; Fruchtkörper größer; in Wäldern und Parks	9
9 (8*).	Hut auf fleischfarbenem Grund mit konzentrischen, fast zonenartigen rotbraunen Schüppchen; ungenügend bekannte Art - vergleiche Ricken 1022 - (Form oder Varietät von L. inversa?)	
	L. lentiginosa (Fr.) Br.	
9*	ohne Schuppen	.10
10 (9)	Hut frisch/feucht lebhaft orangefuchsig-rotbräunlich, stark ausblassend; feucht fettig glänzend, meist tief getrichtert/genabelt; Lamellen creme bis fuchsrötlich; meist spät im Jahr in Laub und Nadelwäldern	.10
	L. inversa (Scop.:Fr.) Pat	
10*	Hut feucht beige (ockerlich), in der Regel fast gänzlich mit großen ockerfarbenen/orangebräunlichen Tropfen übersät, matt,	
	meist flach gewölbt bis seicht niedergedrückt; Lamellen weißlich-blaβ ockergelblich; meist im frühen Herbst	
	L. gilva (Pers.:Fr.) Roze	
11 (7*).	Sporen 6,5 - 9 μm; Fruchtkörper kompakt mit tricholomoidem Habitus; Hut 5 - 14 cm, blaβfarbig, nicht bis mäßig hygrophan; Lamellen ausgebuchtet bis fast frei; Geruch bemerkenswert stark	.12
11*	falls Sporen ähnlich, jedoch Fruchtkörper dünnfleischig, Hut ±flatterig, blaβ fleischbräunlich/graubräunlich und stark hygrophan, Geruch schwach	
	vergl. L. sozdida Zif. 3	
11**	Sporen im Schnitt deutlich kleiner, nur ausnahmsweise (und dann nur wenige Sporen eines Abwurfs) 7 µm Länge über-	
	schreitend; Lamellen breit angewachsen bis weit herablaufend, selten etwas ausgebuchtet	.13
12*(11).	Sporen ±glatt bis fein punktiert; Geruch aromatisch nach Orangenblüten/Veilchenwurzel; Hut lederblaß-fleischockerlich-blaß zimtbräunlich, mäßig hygrophan	
	L. irina (Fr.) Bigelow	
12*	Sporen warzig; Geruch und Geschmack unangenehm; Hut jung weiß mit blaß rosafarbenem Hauch, später elfenbein mit cremeockerlicher/braunockerlicher Mitte, nicht hygrophan	
	L. graveolens (Peck) Dermek	
13 (11**)	Hut blaßfarbig; anfangs weißlich oder mit weißlicher Randzone, allenfalls im Mittelbereich oder durchfeuchtet auch gänzlich	

13*	mit beigebräunlichen Tönen; nie schuppig Hut deutlich und meist gleichmäßig gefärbt; graubraun, leberbraun, rotbraun, trocken oder alt teilweise etwas entfärbend;	.14
20 11111	teilweise feinfilzig-schuppig	.17
14 (13)	Geschmack nach ca. 30 Sekunden pfefferartig scharf; Fruchtkörper büschelig bis rasig, habituell oft ähnlich Lyophyllum connatum; Hut jung weiβ, alt beigeockerlich bis blaβ rosabrāunlich; Sporen 4,5 - 6 / 3 - 4 μm L. zicekii Bon (= L. pipezata ss. Ricek)	
14*	Geschmack mild	.15
15 (14*)	Sporen 4 - 5 (-6) / 2,5 - 4 (-5,2) µm; Lamellen weit herablaufend; Fleisch (nach G. Gulden) im Schnitt rötend; Hut 3 - 8 (-10) cm, weißlich, feucht beige-bräunlich-wäßrig, aber nie hygrophan, eher gefirnißt ähnlich Candicantes, kahl und glatt; Geruch und Geschmack sehr variabel!	
	L. densifolia (Favre) Sing. & Clem.	
15*	Sporen (4,5-) 5 - 6,5 / 3 - 4 (-5) µm; Lamellen breit angewachsen bis etwas herablaufend; Fleisch nicht rötend	.16
16 (15*)	Hut gefirniβt (ähnlich Candicantes), weiβ, besonders durchfeuchtet stellenweise beigebräunlich; Lamellen (ausgerandet) bis breit angewachsen, alt leicht herablaufend	
	L. panaeolus var. nimbatus (Batsch ex Secr.) Bon	
16*	Hut und Lamellen besonders in der Randzone feinfilzig; meist nur in der äußeren Hälfte weißlich-chamois und	
	Mittelbereich bräunlich; Lamellen leicht herablaufend; Stiel meist auffallend kurz und gedrungen	
	L. caespitosa (Bres.) Singer	
17 (13*)	Fruchtkörper büschelig und meist ziemlich langstielig, habituell oft ähnlich Lyophyllum loricatum/fumosum; Hut	
	. jung/durchfeuchtet rötlichbraun-fleischbraun, nicht oder nur ausnahmsweise getropft/fleckig	.18
17*	Fruchtkörper einzeln bis gesellig wachsend (teilweise in Kreisen), ziemlich kurzstielig; Hut graubraun-falbbraun,	
	meist deutlich getropft/fleckig	.19
18 (17).	Hut glatt, Pigment intrazellular (vakuolar) und inkrustierend; Geruch angenehm säuerlich/polyporusartig; Sporen glatt bis fein rauh/punktiert, 5,6 - 7,2 (-8,4) / 4 - 4,8 µm	
	L. ovispora (J.E. Lange) Gulden	
18*	Hut oft feinschuppig, Pigment membranär, ohne Inkrustierungen; Geruch etwas süßlich/anisartig; Sporen warzig,	
	4,5 - 6,5 / 3 - 3,8 μm; an arktisch-alpinen Standorten	
	L. pseudoectypa (M. Lange) Gulden (= L. subalpina)	
19 (17*)	Fruchtkörper relativ schlank, kaum oder nur auf der Randzone getropft; Rand früh ausbreitend	
	L. panaeolus (Fr.) Karsten (= L. luscina ss. auct. plur.)	
19*	Fruchtkörper meist sehr kräftig und kompakt; Hut falbbraun/lederbraun, oft gänzlich getropft/fleckig,	
	teilweise nur im Mittelbereich; Hutrand lange eingerollt	
	L. sickenii Singer	
19**	Hut ähnlich Tricholoma terreum, filzig-feinschuppig (ungenügend bekannt)	
	L. tomentosa (Moser ined.)	

LITERATUR

```
BON, M. Pareys Buch der Pilze, :142-145, 1988.
```

BON, M. Tricholomataceae de France (Genre Lepista) - Doc. myc. 13(51):39-45, 1983.

BRESADOLA, J. Icones Mycologicae 1-25, 1927-1933, Mailand.

BRESINSKY, A. & HAAS, H. Übersicht der in der BRD beobachteten Blätter- und Röhrenpilze. Beiheft Z. Pilzk., 1976. BRESINSKY, A. & STANGL, J. Beiträge zur Revision von BRITZELMAYR, M. Hymenomyceten aus Südbayern. Z. Pilzk. 40(1/2):75-78, 1974.

CLEMENÇON, H. Schwärzende Lyophyllum-Arten Europas. Z. Mykol. 5281):62-63, 1986.

DÖRFELT. Lepista abdita, ein Blätterpilz von Xerothermrasen. Boletus 1(2):37-40, 1977.

FAVRE, J. Les associations fongiques des hauts-marais jurassiens. Matériaux pour la flore cryptogamique Suisse. 10(3):76-77, 1948.

FRIC. Fungorum Rariorum Icones Coloratae a) REID, D. Teil 3, 1968 b) DERMEK, A. Teil 14, 1985 c) DERMEK, A. Teil 17, 1987.

GULDEN, G. Studies in Lepista; Sydowia - Annales Mycologici 36:59-74, 1983.

HARMAJA, H. Three new Taxa of Lepista; Karstenia 14:129-132, 1974.

HORAK, E. Synopsis Generum Agaricalum, :339-341, 1968.

KONRAD, P. & MAUBLANC, A. . Icones selectae Fungorum. 1924-1937.

KRIEGLSTEINER, G.J. Verbreitung und ökologie 250 ausgewählter Blätterpilze. Z. Mykol. Beiheft 5:96-109, 1984.

KÜHNER, R. & ROMAGNESI, H. Flore Analytique :164, 1953.

LANGE, J.E. Flora Agaricina Danica I:87, 1935.

VERSUCH EINER SPORENORNAMENT-TYPOLOGIE DER KUGELSPORIGEN SCUTELLINIA-ARTEN.

Bernt Grauwinkel Dovemoorstr. 28 D/W-2800 Bremen 66

eingegangen 28.1.1992

Crauwinkel, B. Assey of a typology of spore-ornamentation in roundspored *Scutellinia*-species. Rheinl.-Pfälz. Pilzj. 2(1):71-82, 1992.

K e y W o r d s: Ascomycetes, Pyronemataceae, Scutellinia.

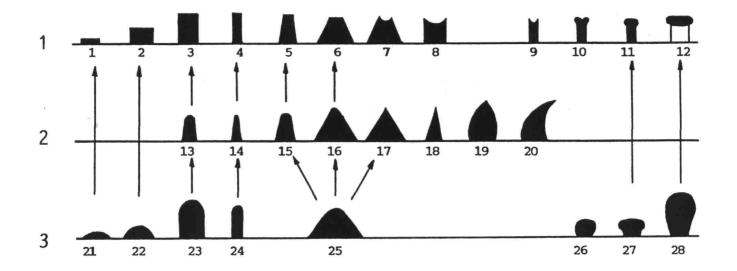
S u m m a r y: Scutellinia-species with round spores are compared regarding the types of spore-ornamentation basing on the literature. The result is an assey of a claerer conception. Own findings of Scutellinia cf. trechispora, Scutellinia cf. armatospora and Scutellinia cf. diaboli are described. A collection of the Überseemuseum Bremen from the Island of Borkum of 1845, called Sphaerospora trechispora is described as Scutellinia cf. trechispora.

Zusammen fassung: Ein Vergleich der Sporenornament-Typen kugelsporiger Scutellinia-Arten nach der Literatur wird durchgeführt. Das Ergebnis ist der Versuch einer eindeutigeren Zuordnung. Eigene Funde von Scutellinia cf. trechispora, Scutellinia cf. armatospora und Scutellinia cf. diaboli werden beschrieben. Ein Herbarbeleg aus dem Überseemuseum Bremen von der Insel Borkum aus dem Jahre 1845, bezeichnet mit Sphaenospora trechispora, wird als Scutellinia cf. trechispora beschrieben.

Am 1.4.1991 hatte ich das Glück in Südfrankreich (nahe Arles) eine der selteneren rundsporigen Scutellinia-Arten zu finden. Bei meiner Untersuchung stellte sich heraus, daß die Sporenwarzen bei Sporen ein und desselben Fruchtkörpers erhebliche Größenunterschiede aufwiesen, sie erreichten teilweise sogar die doppelten Ausmaße wie die der bei Lohmeyer & Häffner (1983) beschriebenen Spezies Scutellinia trechispora Berk. & Br. Ein Vergleich mit der Literatur bestätigte, daß auch andere Autoren wie Gamundi (1975) große Sporenwarzen von 1,9 / 3,4 µm ermittelt haben, weshalb wohl Lohmeyer & Häffner Scutellinia trechispora (Berk. & Br.) Lamb. ss. Gamundi mit Fragezeichen der großwarzigen Scutellinia paludicola (Boud.) Le Gal (1966) zuordnen. J. Häffner bestätigte mir, daß er auch von Donadini bereits Hinweise für eine größere Variationsbreite der Sporenwarzen von S. trechispora im weitesten Sinne erhalten habe. Angeregt durch diese offensichtlich noch ungeklärte Tatsache soll mit der vorliegenden Arbeit ein Versuch zu einer Sporenwarzentypologie gestartet werden.

Sporenornamentebenen, Sporenornamenttypen

Von den Ornamenten - im optischen Schnitt dargestellt- ausgehend, lassen sich 3 unterschiedliche Grundebenen unterscheiden.



ORNAMENTEBENEN

Ebene 1 ± abgestutzt Ebene 2 ± stachel-spitz Ebene 3 ± abgerundet

Innerhalb der Ebene 1 befinden sich flach-rechteckige (1), quadratisch-rechteckige (2), hoch-rechteckige (3), schlank-rechteckige (4), schlank-trapezförmige (5), breit-trapezförmige (6), breit-trapezförmig-eingedellte (7), breit-rechteckig-eingedellt (8), schlank-rechteckig-eingedellt (9), gestaucht-rechteckig-eingedellte (10), schlank-rechteckig-gestauchte (11) und breit-rechteckig-gestauchte (12) Ornamente.

Innerhalb der Ebene 2 befinden sich breit- bis schlankstachelig-abgerundete (13, 14, 15, 16), breit-stachelig-spitze (17), schlank-stachelig-spitze (18), bauchig-spitze (19) und dornartig-spitze Ornamente.

Innerhalb der Ebene 3 befinden sich flach-abgerundete (21), halbkreisförmigabgerundete (22), breit-rechteckig-abgerundete (23), schlank-rechteckig-abgerundete (25), blasenförmige (26), flach-gestauchte (27) und kurz-keulige (28) Ornamente.

Bei einigen Formen lassen sich Beziehungen zwischen den Ebenen herstellen. Am deutlichsten zwischen breit-trapezförmigen (6), breit-stachelig-abgerundeten (16) und breit-dreieckig-abgerundeten (25) Ornamentformen. Auch ausgesprochen schlanke, hohe Ornamentformen kommen in allen 3 Ebenen vor, zB. Ornamentform 4, 5, 9, 10, 11, 13, 14, 15, 18 und 24. Ausgesprochen flache Elemente z.B. 1, 2, 21, 22, 26 und 27 bilden ebenfalls einen gemeinsamen Formenkreis.

Zuordnungsversuch der Sporenabbildungen zu den drei Ebenen.

Ebene 1 - Gruppe (dlaboli)

Eindeutig zur Ebene 1 gehörende Ornamente besitzen die Sporenabbildungen Nr. 16, 17.

Ebene 2 - Gruppe (legaliae)

Eindeutig zur Ebene 2 gehörende Ornamente besitzen die Sporenabbildungen Nr. 13, 14 und mit Einschränkungen 15 a,e,f.

Ebene 2 - Untergruppe (armatospora)

Breit- bis schlank-stachelig-abgerundete Formen ebenfalls aus der Ebene 2 besitzen die Sporenabbildungen Nr. 15b,c, 19 und 20.

Nimmt man an, daβ die Stachelformen der Ebenen 1 und 2 relativ konstant ausgebildet werden, lassen sich daraus 3 Arten ableiten. Gruppe diaboli: Abb. Nr. 16, 17, (18 und 21 nur mit Einschränkung). Gruppe legaliae: Abb. Nr. 13, 14, (15a,e,f nur mit Einschränkung). Untergruppe armatospora: Abb. Nr. 19, 20 (15b,c nur mit Einschränkung).

Ebene 3 - Gruppe (trechispora)

Uberwiegend abgerundete Formen, die zur Ebene 3 passen, besitzen die Abb. Nr. 1 bis 12. Nur schlank-rechteckig-abgerundete Ornamentformen (24) kommen bei den Sporenabbildungen Nr. 1 - 12 nicht vor.

Relativ einheitliche Ornamentformen zeigen Abb. Nr. 7 und 8. Die restlichen Abb. Nr. 1 - 12 besitzen unterschiedliche Ornamentformen, eine einheitliche Tendenz ist nicht vorhanden. Am ehesten passen Nr. 6 und 9 zusammen, bei denen die blasenförmige (26) und die gestauchte (27) Ornamentform vorherrscht. Innerhalb der Ebene 3 (trechispora) lassen sich ohne zusätzliche Merkmale keine zwei oder drei Untergruppen herausarbeiten.

Diskussion

Der Versuch, eine deutliche Trennung in 2, 3, 4 oder 5 Arten beziehungsweise Formenkreise oder Gruppen mit Hilfe der Ornamentation vorzunehmen, gelingt nur sehr unvollständig. Erschwerend kommt hinzu, daß die Erfassung Sporenornaments von der Leistungsfähigkeit des Mikroskops abhängt. Feinheit der Strukturen lassen sich erst an der Auflösungsgrenze guter Forschungsmikroskope bei optimaler Beleuchtung erfassen. Hinzu kommen teilweise unterschiedliche Interpretationen durch die Beobachter. Ein extremes Beispiel gibt Abb. Nr. 17. Einen weiteren Hinweis zum Thema gibt Hirsch (:26, 1985). Er behauptet, daß die Sporen bei schwacher Vergrößerung abgerundet, abgeflacht oder eingedellt erscheinen. Dafür spricht auch die Tatsache, daß die Kullmann (1982) von dargestellten Sporen von Sc. diaboli im REM-Bild abgestutzte bis leicht eingedellte Sporenstacheln zeigen lichtmikroskopischen Bilder stachel-spitze bis plump-dornartig-gebogene Sporenornamente zeigen (siehe Lohmeyer & Häffner, :208, 1983). Hirsch scheint Ubergänge zwischen diaboli-Sporentypen und trechispora-Sporentypen bemerkt zu haben. Er schlägt vor, zur eindeutigen Trennung die Haarlänge zu Hilfe zu nehmen.

Erneute Zuordnungsversuche

1. Zuordnungsversuch: Ornamentformen ohne Berücksichtigung ihrer Größe.

Ebene 1 ± abgestutzt (diaboli) Abb. Nr. 16, 17, 25
Ebene 2 ± stachel-spitz (legaliae) Abb. Nr. 13, 14, 15, 19, 20
Ebene 3 ± abgerundet (trechispora) Abb. Nr. 1, 2, 3, 4, 7, 8, 10, (12)

Gleichtzeitig in Ebene 1 und 3 passen Abb. Nr. 5, 6, 9, 11, 22, 23. Wobei alle Ornamentformen immer ± flach bleiben und nie doppelt so hoch wie breit werden.

Gleichzeitig in Ebene 1 und 2 passen Abb. Nr. 21, 18, 24.

Die Sporenabbildung Nr. 12 kommt einerseits wegen der oft überwiegend hohen Ornamente (höher als breit) den "Stachelsporigen" aus Ebene 1 und 2 nahe, andererseits sind die eindeutig abgerundeten Ornamentkuppen besser in Ebene 3 untergebracht.

Das erzielte Ergebnis bleibt für einen Großteil der Sporenabbildungen unbefriedigend.

2. Zuordnungsversuch: Haarlänge, Verhältnis Ornamenthöhe zu Ornamentbreite, im Zweifelsfall Sporengröße einbezogen

Groβgruppe A Ornamente abgerundet bis abgestutzt wenn überwiegend ± flach, Haare kurz (ausnahmsweise bis 670 μm).

Großgruppe B Ornamente abgestutzt bis stachelig, überwiegend höher als breit, Haare lang, Sporen klein, 20 μm nicht überschreitend.

Diskussion

Mit diesem Konzept komme ich der von Kullmann (1982) vorgestellten Lösung nahe. Sie wird der Lösung von Schumacher (1990) und von Lohmeyer & Häffner (1983) nur zum Teil gerecht. Es gelingt, die Sporenabbildungen bis auf eine Ausnahme einigermaβen eindeutig einzuordnen.

Die Riesenspore Abb. Nr. 12 (Irlet, Fig. 22, 1984) läßt sich nicht eindeutig in die beiden Großgruppen einordnen. Die Sporenmaße sind im Schnitt 5 µm größer als alle anderen Sporen der Gruppe B, was nach herkömmlichem Artkonzept eine neue Art bedeuten würde. Schumacher (1990) beschreibt eine Scutellinia paludicola, die ebenfalls Riesensporen besitzt, die im Schnitt 5 μm größer sind. Abb. Nr. 11 (Schumacher, Fig. 129, 1990) zeigt aber seltsamerweise nur kleine Sporen, die größte erreicht knapp 20 µm, also nichtmal die Mindestmaße nach Schumachers Angaben im Text. Auf den REM-Fotos (Schumacher, Fig. 52 G, 1990) erreichen die größten Sporen knapp 23 μm. Lohmeyer & Häffner (1983) sehen in der riesensporigen Scutellinia magalosphaera Dissing eine eigenständige Art, die Schumacher (1990) nicht anerkennt und zu Sc. paludicola stellt. Eventuell entstanden die übergroßen Maßangaben der Sc. paludicola durch die Einbeziehung von Sc. magalosphaera in sein Artenkonzept. Sowohl Sc. paludicola bei Irlet (1984) als auch Sc. magalosphaera bei Lohmeyer & Häffner (1983) stammen aus kalten Klimazonen. Irlets Funde stammen aus der alpinen Stufe nicht unter 1880m und Dissings Fund aus Grönland.

Versuch einer Trennung nach Sporengröße und Ornamentgröße von Arten aus der Großgruppe A.

Festlegung	Sporen		Ornamen	
	klein - 20 μm, mittel - 26 μm,	groβ - 30 μm	klein – 1 μm, mi	ttel ±2 μm, groβ 3 - 4 μm
Artname beim jeweiligen Autor	Sporen Abb. Nr.	Sporeng	röβe	Ornamentgröße
trechispora	1,	klein		fast alle klein
trechispora	2	klein		klein bis mittel
trechispora	3	klein		überwiegend mittel
trechispora	4	mittel		klein und mittel
barlae (trech.)	5	mittel		überwiegend mittel
paludicola	6	mittel		überwiegend mittel
paludicola	7	mittel		mittel bis groß
trechispora	8	mittel		klein, mittel, groβ mittel bis groβ
trechispora	9	mittel		iiberwiegend groß
paludicola	10	mittel		klein, mittel, (groβ)
paludicola	11	(groβ)		richi, micces (grop)

paludicola	12	groβ	überwiegend groß
trechispora	22	klein - mittel (Grenzbereich)	klein bis mittel
trechispora	23	klein – mittel (Grenzbereich)	mittel - groß (Grenzbereich)

Auch bei Berücksichtigung der Sporen- und Ornamentgröße ergeben sich fließende Übergänge. Eine deutliche Trennung tritt erst ein, wenn man die Abb. Nr. 1, 2 (trechispora-Typ) und die Abb. Nr. 10, 12 (paludicola-Typ) isoliert für sich betrachtet, ohne die anderen Beschreibungen zu berücksichtigen. Abb. Nr. 22, 23 (Grauwinkel) machen erneut deutlich, wie problematisch eindeutige Zuordnungen sind.

In der Großgruppe A ist dringend angezeigt, bis zur Klärung der Konstanz der Ornamenttypen die Arten *trechispora*, (barlae), paludicola zu einem Typenschwarm zusammenzufassen, der dann den Namen *trechispora* bekommen müßte.

Zuordnungsversuch in der Großgruppe B

			7 10
(19), 17	dlaboll-Typ	16, 17, 15	(18, 21), (24), (15d)
(3), 6	legaliae-Typ	13, 14,	(15a,e,f), (18, 21), (24)
(4), 18	armatospora-Typ	19, 20, 15c,b	(18, 21), (24), (15d)

Diskussion

In der Großgruppe B ist eine eindeutige Einordnung aller Sporenabbildungen zu den speziellen Ornamenttypen nicht möglich. Ich schlage deshalb vor, bis zur Klärung der Konstanz der Ornamenttypen diaboli. legaliae, aumatospora zu einem Typenschwarm zusammenzufassen, der dann den Namen diaboli bekommen müßte.

Standorte

Kann die ökologie weiterhelfen? Die am häufigsten angegebenen Standorte sind: feuchte Böden (quellige Böden), Lehmböden (schwere Böden), Sandböden (Dünen), Kalkuntergrund, Radspuren, Wegränder, Grabenkanten, Gewässerränder, offene Standorte (nackte oder wenig bewachsene Stellen); seltener Halbtrockenrasen (offen), Laubwald, Moorböden (feucht), bei kleinen Moosen. Eine Tendenz für die Vorliebe bestimmter Arten bestimmte ökologische Nischen zu besetzen, ist mir bisher nicht erkennbar. Möglichst genaue Standortangaben sollten künftig bei allen Aufsammlungen festgehalten werden.

Ergebnis

Groβgruppe A	Die Kurzhaarigen Haare 80 - 300 μm, meist einfach, selten zweifach wurzelnd, Sporen mit abgerundeten (Ebene 3) oder flach abgestutzten (Ebene 1) Ornamentformen, wenn breiter als hoch oder gleich hoch und breit. A enthält: trechispora, (barlae), paludicola neuer Namen: trechispora
Großgruppe B	Die Langhaarigen Haare 800 1600 (-2000) μ m, meist (1) 2 - 4 fach wurzelnd,

Haare 800 1600 (-2000) μm, meist (1) 2 - 4 fach wurzelnd, Sporen mit Stachelspitzen (Ebene 2) oder abgestutzten (Ebene 1) Ornament-formen, wenn relativ schlank (immer höher als breit). B enthält: diaboli, legaliae, armatospora neuer Namen: diaboli