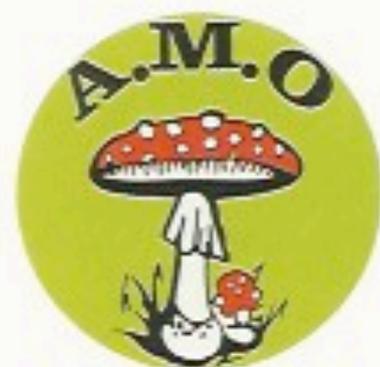




CAHIERS MYCOLOGIQUES NANTAIS

Bulletin
de l'Association Mycologique
de l'Ouest de la France



N°17 - JUIN 2005



LE MOT DU PRESIDENT...

Madame, Monsieur, Chers amis,

La saison écoulée nous laisse des regrets. La pluie du mois d'août avait laissé présager une saison mycologique exceptionnelle. Certes, cet arrosage bienfaiteur ne faisait pas l'affaire des vacanciers, mais les champignons en tiraient profit. Je voyais déjà les paniers se remplir de récoltes abondantes, pour le plaisir des mycologues et aussi des mycophages. Hélas, il fallut rapidement déchanter : septembre nous ramena à la raison avec un temps sec qui s'éternisa durant octobre et nos premières sorties furent laborieuses, même si nos adhérents et le public y participèrent de façon régulière sans perdre espoir. Malgré tout, les champignons ne nous ont pas oubliés ; la deuxième sortie en forêt du Gâvre se révéla fructueuse pour les amateurs de bolets. Le salon fut un succès : qualité et quantité étaient au rendez-vous début novembre avec des conditions météorologiques de « saison ». Le public du parc des expositions de La Beaujoire ne s'y est d'ailleurs pas trompé. Les nombreux visiteurs ne se lassaient pas d'admirer le travail réalisé par les membres du conseil d'administration et les bénévoles de l'A.M.O. Il est vrai que la présentation se peaufine d'année en année.

Dans un autre domaine, j'avais laissé à entendre, l'année passée, la possibilité pour l'A.M.O. de disposer d'un vidéo projecteur, afin d'améliorer nos présentations. Voici que cette acquisition est réalisée. Ce matériel, présenté pour la première fois au rendez-vous annuel de la C.A.M.O. (Coordination des Associations Mycologique de l'Ouest) à PIRIAC, puis pendant le Salon de la Beaujoire, enfin au cours des projections réalisées pendant nos réunions d'hiver, a considérablement augmenté la qualité des diaporamas. Un appareil photo numérique et un disque dur externe pour le stockage des photos complètent notre gamme d'outils afin de faciliter la tâche aux différents animateurs qui assurent les diverses projections. Peut-être l'utilisation de ce matériel, donnera-t-elle des idées à d'éventuels présentateurs pour les séances du dimanche matin ? D'autres thèmes pourront ainsi être abordés : les plantes, sujet déjà traité par Alain Duval, mais aussi les arbres, les fleurs, etc....

Chaque année un appel est lancé pour assurer la continuité du conseil d'administration. L'AMO a besoin de se renouveler pour combler les départs. L'assemblée générale a permis de confirmer trois arrivées. Je souhaite la bienvenue à Messieurs Jean DAVID, Jean Claude LUCAS et Noëlli BOURRÉ. Leur expérience individuelle nous sera fort utile. Mr. DAVID devient trésorier, succédant à Madame Christiane GUILLARD démissionnaire de son poste, pour raison de santé.

Trésorière depuis près de dix ans, elle a mené sa tâche avec discrétion et efficacité, durant ce temps passé à servir notre association. Manipuler les chiffres n'est pas toujours aisé ni agréable. Toujours disponible pour l'accueil des adhérents au salon, elle a su entretenir des liens dévoués et amicaux

avec nos divers correspondants. Je n'oublie pas, en outre, l'aide qu'elle m'a apportée, pour mes débuts à la présidence de l'AMO.

N'oublions pas non plus, notre ami Claude BEAUVAIS disparu le 10 novembre dernier, emporté par une longue maladie. Nous lui rendons hommage, ci-après.

Avant de vous quitter, je vous rappelle que les colonnes des cahiers mycologique nantais, vous sont ouvertes, n'hésitez pas à soumettre vos idées, vos réflexions, et éventuellement vos articles.

Pour le prochain automne, encore loin, avec son lot d'incertitudes, les champignons restant maîtres du jeu, je vous invite à venir nombreux (ses) aux sorties proposées et bien sûr au salon, les 11-12-13 novembre prochain. Bonne promenade dans les sous-bois.

René Chéreau

Nous vous rappelons que la cotisation annuelle est
à régler chaque année

AVANT LE 31 MARS.

SOMMAIRE

Le mot du président.....	1
SOMMAIRE.....	4
N o s e x p o s i t i o n s	20
les 11, 12 et 13 novembre.....	20
Les 29 et 30 octobre 2005 de 9 heures à 19 heures	20
SECTION A.M.O. DE BOUSSAY.....	20

=====

La carte est familiale

=====

Cahiers mycologiques nantais – ISSN 1167-6663
Directeur de la publication : **René CHÉREAU**
Dépôt légal 2^{ème} trimestre 2005

=====

Dessins	Jacques Péger
Couverture	Cantharellus tubiformis, photo Pascal Ribollet
Dos de couverture	<i>Leccinum quercinum</i> , aquarelle de Jacques Péger

Association Mycologique de l'Ouest de la France

16, Boulevard Auguste Péneau - 44300 NANTES – CCP NANTES 1602-21
M

Correspondance : 16, Rue de la Guerche - 44830 BRAINS

Téléphone 02 40 32 65 10 – 06 89 77 79 20
Courriel : rene.chereau@wanadoo.fr

SITE INTERNET: <http://site.voila.fr/myconantes/>

=====

Cotisation annuelle	2005	20 Euros
Droits d'inscription exigibles la première année (fourniture d'insigne et macaron)	2005	5 Euros

CONSEIL D'ADMINISTRATION 2005 DE L'AMO

Bureau : Président :..... René
CHEREAU
Trésorier :..... Jean DAVID
Secrétaire :..... André
RAIMBAULT

Administrateurs : Mesdames Janine AMARGER, Christiane
GUILLARD et Chantal MAILLARD, Messieurs
Michel BENETEAU, Robert BOUMIER, Noël
BOURRE, Max DESLANDE, Alain DUVAL,
Pierre FOUQUE, Bernard FRECHET,
Jacques GOURAUD,
Alain GOURICHON, J-Claude
LUCAS, Gilles MABON, Paul MOUILLE,
Gilbert OUVRARD, Jacques PEGER,
Raymond SIMON, J-Louis THEBAULT,
et Dominique YOU.

Souvenir :



Claude Beauvais, l'un d'entre nous, parmi les plus anciens administrateurs, nous a quittés le 10 novembre 2004, vaincu par une terrible maladie qu'il a pourtant combattue pendant 1 an, avec la conviction que nous lui connaissions.

Adhérent de l'AMO depuis 35 ans, il fut l'un des nôtres au Conseil d'Administration pendant plus de 20 ans. D'abord secrétaire du Président fondateur, Roger Astic, il poursuivit sa mission sous la présidence de Gabriel VANNERAUD jusqu'en 1996, époque où il céda cette responsabilité.

Discret, actif, animé d'un dévouement sans faille, il ne ménageait ni sa peine ni son temps. Ancien professionnel de l'imprimerie, il aura été l'artisan du lancement de nos cahiers mycologiques nantais lorsque, en 1989, le C.A. décida d'éditer un fascicule annuel.

Vérificateur de l'AMO, il assumait également, pour la Ville de Nantes, le contrôle des espèces comestibles, tant au Marché d'Intérêt National que sur les marchés de détail.

Sa passion pour la mycologie ne s'est jamais démentie ; nous avons donc plaisir à le retrouver en forêt, lors de nos sorties où son assiduité et sa disponibilité méritaient des éloges.

Chaque année, lors du Salon de Nantes, à la Beaujoire, il se plaisait à animer un stand d'initiation destiné au grand public ; sa patience faisait merveille sous le feu des questions et il nous plaît à penser que certains adhérents sont venus à la mycologie grâce à lui.

Nous avons perdu un compagnon, un confrère, un ami. Il entre dans nos mémoires à tous.

LES LACTAIRES DE CHANDELAIS

René Chéreau – 16 rue de la Guerche – 44830 BRAINS
Marcel Lecomte - Basse Chaussée, 117 - 5022 COGNELEE / NAMUR (Belgique)

Après *Lactarius pallidus* récolté en 2003, la forêt de Chandelais nous a réservé en 2004 la découverte de *Lactarius romagnesii* Bon.

Ecologie :

Récolte le 26 septembre 2004, en forêt de Chandelais (MEN 1621D), près de BAUGÉ (Maine et Loire), parcelle N° 37, dans un fossé au bord d'une route, neufs exemplaires dont deux en phase avancée.

Habitat : feuillus, principalement hêtres, deux pins sylvestres et un châtaignier à proximité.

Macroscopie

Chapeau de 8 à 10 cm, velouté à lisse, cabossé, roux à brun foncé, marge striée à cannelée.

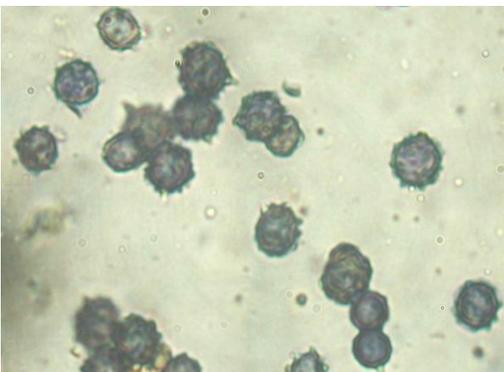
Lames peu serrées, adnées à légèrement décurrentes, crème au départ, devenant ocracées se teintant de roussâtre. Lait blanc puis rosissant lentement pour devenir carotte clair.

Chair de saveur douce à légèrement âcre.

Stipe creux, hauteur de 8 cm pour le plus petit à 15 cm pour le plus grand ; diamètre à la base 3 cm, au sommet 2 cm, couleur quasiment identique au chapeau, blanchâtre en bas du pied.

Sur le terrain, nous aboutissons à *L. romagnesii* mais n'ayant jamais observé ce champignon, les mycologues présents à Chandelais décident de transmettre la récolte et les photos à Marcel Lecomte, spécialisé dans l'étude des lactaires pour confirmation.

Quelques temps plus tard, nous recevons son étude.



Microscopie :

Les spores ont été observées dans l'eau (après imprégnation dans le Melzer durant 20 minutes) et rinçage. Comme nous ne disposions pas de sporée, les mesures ont été effectuées au départ d'un spécimen adulte qui semblait très mature.

Nous pensons qu'il est impératif de bien laisser macérer les spores dans le réactif de Melzer, durant 10 à 30 minutes.

Elles sont quasi rondes, globuleuses avec certains exemplaires elliptiques, et très nettement crêtées ; elles ont été mesurées sur une série de 30 exemplaires : 7,3-8,2 x 6,9-7,8 µm L'ornementation sporale (crête) va jusqu'à 2 µm de haut ; apicule nettement visible.

Les basides sont nettement tétrasporiques en général, mais quelques spécimens bisporiques ont été observés. Forme le plus souvent clavée.
Mesures relevées 54-62 x 12-13 µm.



Les cystides : un examen rapide n'a pas révélé la présence de pleurocystides ; cheilocystides un peu plus grandes que les basides ; mesures relevées : 60–78 x 11–13 µm.

Conclusion :

Marcel Lecomte nous apporte les précisions suivantes :
notre récolte correspond à *Lactarius romagnesii* au sens de Verbeken & all. (lames espacées et pied sombre ; on dirait un *L. ruginosus* très sombre, avec de fines dentelures et fin liseré blanc sur le pourtour du chapeau). *Lactarius romagnesii* au sens de M. Bon a les lames nettement serrées, avec une ornementation sporale plus basse ; on dirait un *L. fuliginosus* à pied très sombre.

Bibliographie :

R. COURTECUISSÉ & B. DUHEIM (1994) : Champignons de France et d'Europe.
M. BON : Champignons d'Europe occidentale.
M-T BASSO (1999) Fungi Europaei – Lactarius

Photos d'exemplaires de la récolte disponibles près de René CHEREAU.
Cahiers Mycologiques Nantais N° 17 – juin 2005

Découvrir les Pyrénomycètes

Pascal Ribollet – 8, avenue François Besson – 1217 Meyrin (Suisse)

Résumé : Après avoir situé les Pyrénomycètes dans la classification des champignons supérieurs, l'auteur en présente six espèces parmi les plus communes.

Mots Clé : Pyrénomycètes, Ascomycètes, Basidiomycètes, *Bertia moriformis*, *Ceratostomella cirrhosa*, *Hysterium angustatum*, *Lasiosphaeria hirsuta*, *Nectria peziza*, *Peroneutypa heteracantha*.

Sortir des sentiers battus de la mycologie classique, muni d'une bonne loupe, est toujours très instructif. On a tôt fait de découvrir de très petites espèces que l'on avait certainement déjà croisées sans les voir, lorsqu'on ne recherchait que des champignons aux dimensions plus ordinaires. Bien sûr, cela implique un renoncement : celui de remplir son panier, et donc son estomac. C'est plutôt un esprit de curiosité qui doit guider la lecture de ces lignes, au travers de la découverte d'espèces originales.

Les six Pyrénomycètes présentés ont été choisis pour leur abondance sur le bois mort (qu'ils décomposent pour permettre son recyclage), et il serait bien improbable qu'un lecteur tenté de passer à la pratique n'en retrouve au moins un lors de sa prochaine sortie. Mais auparavant, quelques explications sur ce que sont les Pyrénomycètes s'imposent.

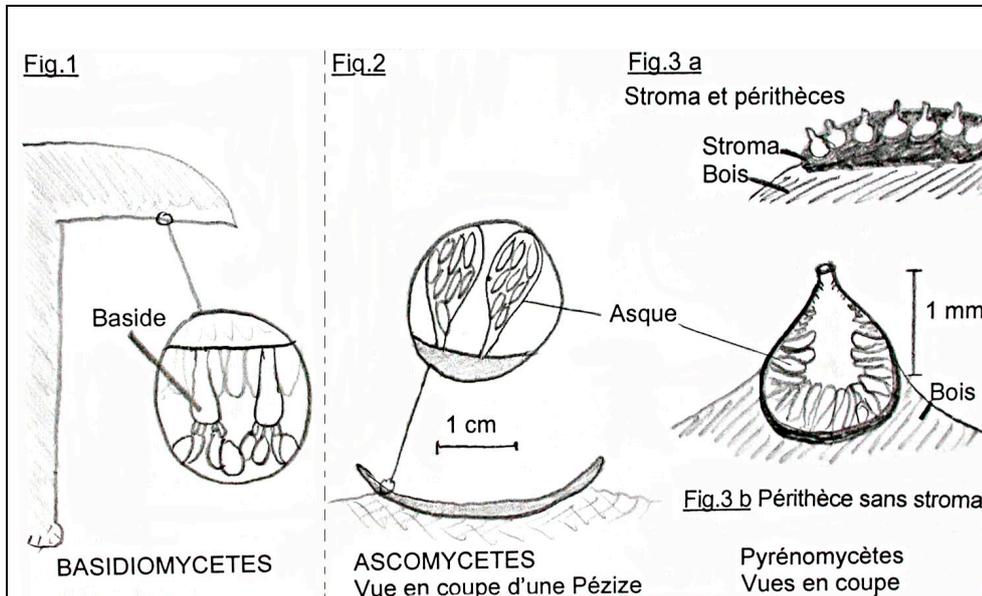
Situer les Pyrénomycètes parmi les champignons supérieurs

C'est l'occasion d'un petit rappel, le moins fastidieux possible, de la classification des champignons supérieurs. Cette classification est basée sur des caractères microscopiques simples.

Partons de la division essentielle au sein des champignons dits supérieurs : celle entre Basidiomycètes et Ascomycètes. Les spores des premiers se développent à l'air libre, sur des organes appelés basides ; les basides et leurs spores tapissent la surface fertile du Basidiomycète (lames, tubes, aiguillons...) : elles pendent donc en direction du sol (fig. 1), et les spores se détachent des basides à maturité.

Les spores des Ascomycètes se développent dans des poches appelées asques, qui tapissent la surface du champignon, une Pézize (fig. 2) par exemple. A maturité, les spores des Ascomycètes sont expulsées des asques, contrairement à celles des Basidiomycètes qui tombent des basides comme des fruits mûrs.

Les Pyrénomycètes sont des Ascomycètes dont les asques ne se développent pas à l'air libre, mais enfermées dans des logettes appelées périthèces (fig. 3). Ces logettes ne s'ouvrent qu'à maturité, et le plus souvent de façon très partielle.



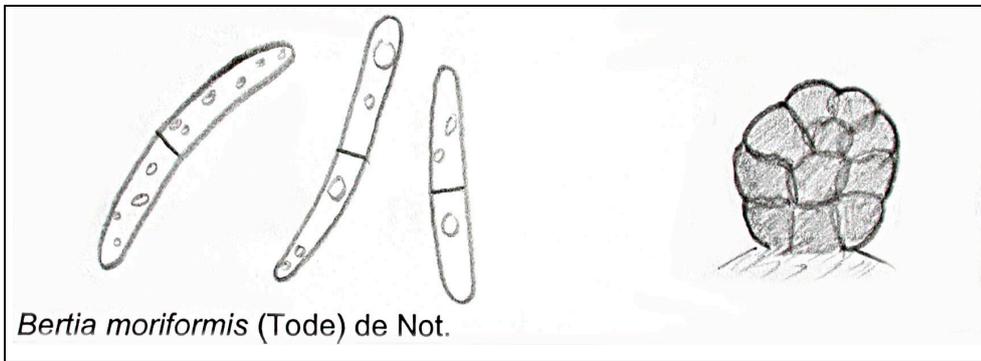
Sur le terrain, les Pyrénomycètes ont le plus souvent une consistance dure et cassante, et un aspect charbonneux (coque faite de matières carbonées), ce qui n'est pas le cas des autres Ascomycètes dont la chair est molle (Pézizes, Morilles...). Les logettes contenant les asques sont parfois enchâssées dans une sorte de croûte qui assure leur cohésion, le stroma. Parfois de couleur vive (genre *Cordyceps* par ex.), ce stroma est cependant noirâtre dans la plupart des cas (fig. 3b).

Les plus grosses espèces de Pyrénomycètes sont facilement repérables : elles forment des croûtes à la surface du bois mort, ou bien se dressent en petites massues. Ce sont les genres *Hypoxylon* et *Xylaria*, qui sont illustrés dans pratiquement tous les ouvrages de détermination. Nous laisserons délibérément de côté ces espèces classiques, pour présenter brièvement six petits Pyrénomycètes : à vos loupes, car leur taille ne dépasse guère le millimètre !

Six Pyrénomycètes faciles à trouver

***Bertia moriformis* (Tode) de Not.**

Cette espèce forme de petites boulettes (1 à 1,5 mm de diamètre) qui, sous la loupe, présentent des facettes. Elle évoque une mûre, d'où son nom d'espèce *moriformis*. Contrairement à de nombreux Pyrénomycètes, celui-ci ne présente pas d'ostiole à son sommet, c'est-à-dire que l'ouverture par laquelle s'échappent les spores mûres n'est pas délimitée. Au moment voulu, le champignon se déchire donc de façon aléatoire. Ses spores (30-50 x 4.5-6 µm) sont incolores et possèdent une cloison centrale. *B. moriformis* pousse toute l'année sur bois de feuillus (hêtre principalement) ou de conifères. Cette espèce affectionne le bois détrempe, en milieu très humide.



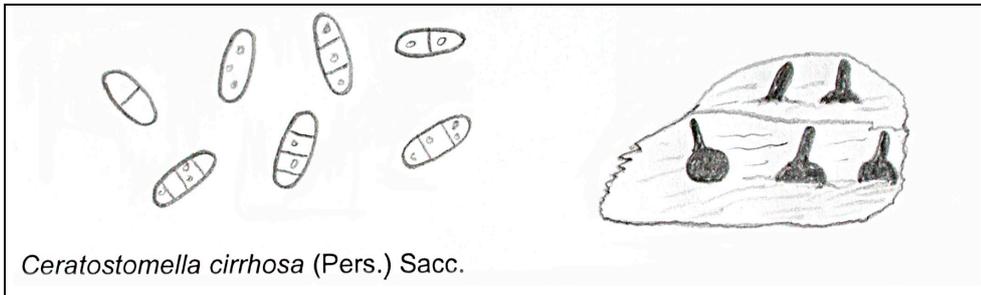
Bertia moriformis (Tode) de Not.

Ceratostomella cirrhosa (Pers.) Sacc.

Cette espèce est à peu près sphérique (jusqu'à 0,5 mm de diamètre), mais possède un court bec qui sert à l'expulsion des spores. La sphère est plus ou moins immergée dans le bois, tandis que le bec se dresse en-dehors, de toute la hauteur de son millimètre !

Les spores (9-11 x 4-5 μm) sont incolores ; elles possèdent un nombre variable de cloisons (entre 1 et 3) à maturité, ce qui n'est pas commun.

On trouve souvent *C. cirrhosa* sur le bois décortiqué ou à la surface des coupes de troncs.

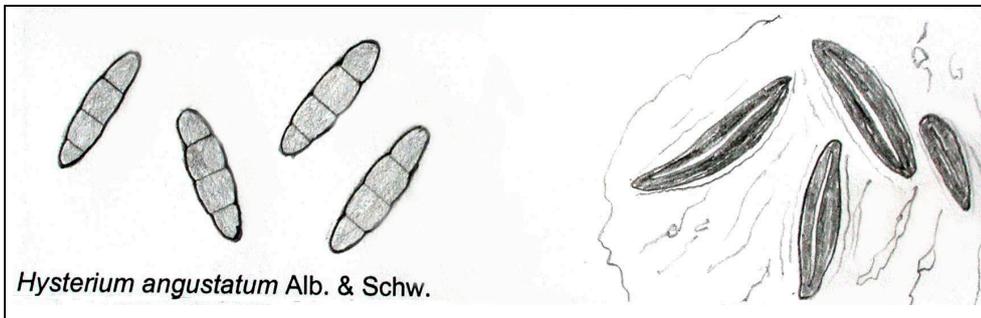


Ceratostomella cirrhosa (Pers.) Sacc.

***Hysterium angustatum* Alb. & Schw.**

Leur forme allongée permet de reconnaître facilement les espèces du genre *Hysterium*. Une fente longitudinale se creuse à maturité, permettant la dispersion des spores. Cette espèce mesure jusqu'à 2 x 0,5 mm, et pousse en groupe sur les branches mortes de diverses espèces de feuillus. Spores brun-jaune à maturité, avec 3 cloisons, mesurant 17-25 x 5,5-7 μm .

Sur bois de conifère vient *Hysterium acuminatum*, une espèce identique à l'œil nu, mais plus rare et aux dimensions sporales différentes.

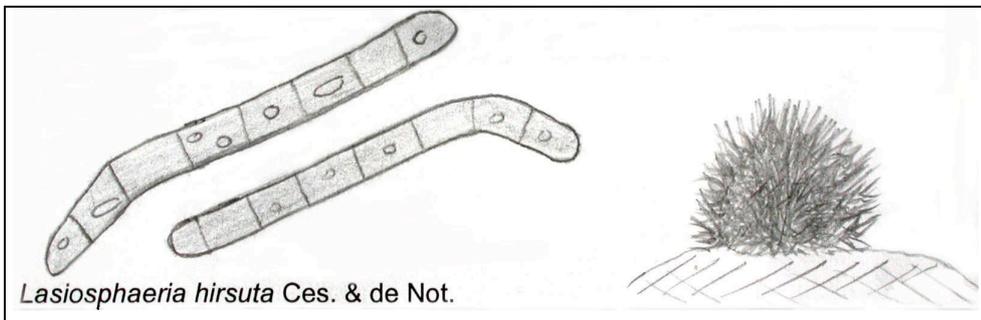


Hysterium angustatum Alb. & Schw.

***Lasiosphaeria hirsuta* Ces. & de Not.**

Comme de nombreux Pyrénomycètes, les espèces du genre *Lasiosphaeria* sont sphériques. Presque toutes sont velues, ce qui permet bien sûr d'orienter l'identification dès la récolte.

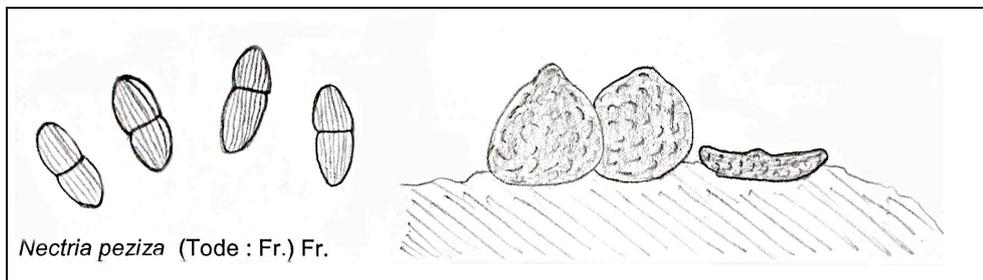
L. hirsuta mesure 0,4 à 0,6 mm de diamètre, et les soies brunes qui la recouvrent ne dépassent pas 0,15 mm de long. Elle colonise le bois mort de diverses espèces de feuillus, en particulier le chêne et le frêne. Les spores des espèces du genre *Lasiosphaeria* sont typiques par leur courbure ; celles de *L. hirsuta* se distinguent par leur grande taille (55-80 x 6-7 µm) et leurs 7 cloisons à maturité.



Lasiosphaeria hirsuta Ces. & de Not.

***Nectria peziza* (Tode : Fr.) Fr.**

Parmi les Pyrénomycètes, les espèces du genre *Nectria* échappent à la monotonie grâce à leurs couleurs vives, d'orange clair à rouge foncé le plus souvent. *N. peziza* est orangé, à peu près sphérique comme tous les *Nectria*, discrètement bosselé et muni d'une papille qui indique l'endroit par lequel s'ouvrira le champignon à maturité. Sa particularité est de se collapser en séchant, alors que les autres espèces du genre conservent leur forme à l'état sec. Privé d'humidité, ce *Nectria* s'effondre sur lui-même et prend l'aspect d'une minuscule coupe. Il évoque alors une Pézize miniature, d'où son nom. D'un point de vue microscopique, *N. peziza* est la seule espèce du genre à posséder des spores (12-16 x 5-7 µm) discrètement striées en longueur. Elle pousse en petits groupes serrés sur le bois mort, mais aussi parfois sur des champignons pourris et sur certaines mousses.

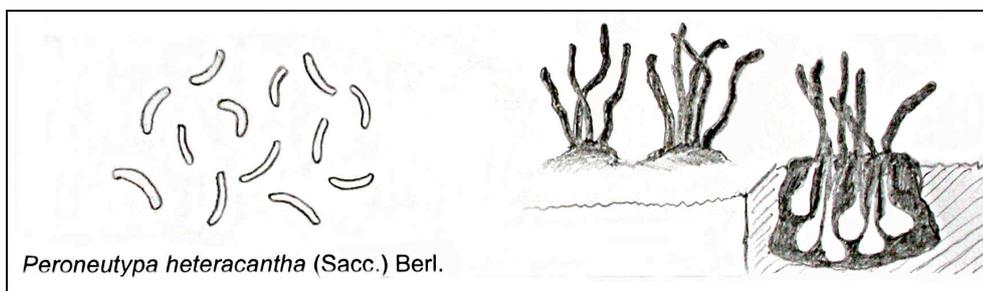


***Peroneutypa heteracantha* (Sacc.) Berl.**

Une différence importante sépare cette espèce de celles présentées jusqu'ici : la présence d'un stroma (fig. 3). Cette structure n'est pas évidente, puisqu'elle se développe sous l'écorce du bois colonisé. Sur le terrain, seuls des petits groupes de pics noirs émergent du bois sur une hauteur de 2 ou 3 mm : ce sont les tubes reliés aux périthèces enchâssés dans le stroma, et qui leur permettent de libérer leur contenu. De nombreux Pyrénomycètes ont cette structure, qu'on observe facilement à la loupe au moyen d'une coupe transversale faite avec une lame de rasoir.

Les périthèces ont un diamètre moyen de 0,5 mm, et poussent en petits groupes serrés. La plupart des bois morts de feuillus peuvent héberger *P. heteracantha*.

Les spores sont petites (4-6 x 1µm) et allantoïdes (en forme de saucisse).



Voici, pour conclure, trois ouvrages généralistes traitant des Pyrénomycètes et plus globalement des Ascomycètes ; le lecteur pourra y retrouver tout ou partie des espèces présentées ci-dessus et, bien entendu, en découvrir beaucoup d'autres.

- J. BREITENBACH & F. KRÄNZLIN, 1984 : Champignons de Suisse – Tome 1 : les Ascomycètes. Ed. Mykologia-Lucerne.
 - R.W.G. DENNIS, 1981 : British Ascomycetes. Ed. J.Cramer.
 - M.B. ELLIS & J.P. ELLIS, 1997 – Microfungi on land plants, an identification handbook (2nde édition). Ed. Richmond publishing Co. Ltd.
- Cahiers Mycologiques Nantais N° 17 – juin 2005

Agaricus pearsonii (Bon & Boisselet) 1997 récolté en Loire-Atlantique

patrick.boisselet@wanadoo.fr

Basionyme : *Psalliota volvata* Pearson 1950 - *T.B.M.S.* 33 : 313.

Synonyme : *Agaricus volvatus* (Pears.) Heinemann (Illegit. non Peck 1872).

Résumé : l'auteur décrit une récolte d'*Agaricus pearsonii* (= *Psalliota volvata*), espèce d'origine sud-africaine retrouvée le long du littoral atlantique français (presqu'île du Croisic) (44)

Mots clés : Agaricaceae, Basidiomycètes, *Agaricus pearsonii*, anatomie, chorologie, écologie, taxinomie.

Introduction

L'automne 2004 nous a offert la chance de rencontrer en presqu'île du Croisic (44) une espèce mythique originaire d'Afrique du Sud où elle fut découverte en 1947 puis en 1948 et décrite en 1950 par le mycologue Pearson sous *Psalliota volvata* ; une description personnelle est proposée en complément de la description princeps.

Description du protologue (Pearson, 1950. 33 : 312) traduction PB

Chapeau charnu de 7 à 10 cm de diamètre, convexe puis aplani, blanc, teinté de violacé ou de rosâtre, sec et lisse ; cuticule tenace, épaisse de 2 mm, séparable et à marge excédante ; lamelles d'abord serrées puis subdistantes quand le chapeau est ouvert, droites ou ventruées, libres, fragiles, minces, blanches puis brunâtres, enfin noires ; stipe central, d'abord court et obèse, puis long jusqu'à 10 cm et de 2-2,5 cm d'épaisseur, égal, à base atténuée, blanc et fibrilleux ; voile épais en forme d'armille engainante à bord supérieur déchiré sur environ 5 mm, qui se rétrécit puis s'élargit jusqu'à ce qu'elle devienne une volve largement ouverte en forme de coupe évasée ; chair blanche, rapidement rouge sang à la coupe puis brun sale, à saveur douce et à odeur fongique ; spores brun noirâtre en masse, largement ovales ou subglobuleuses : 7-8-(9-10) x 6-6,5 μm à court apicule hyalin ; basides longuement clavées, tétrasporiques ou bisporiques : 40-50 x 10 μm ; cheilocystides clavées : 40 x 4-5 μm puis à sommet enflé ; habitat : exemplaires récoltés en terrain sablonneux sous un auvent dans un jardin à Rondebosch, C.P (Province du Cap ; Afrique du Sud). Novembre 1947 et juin 1948.

Description personnelle

Macroscopie

Chapeau : de 7 à 8 cm de diamètre, charnu, plan, à disque à peine surhaussé, puis concave à marge relevée ; cuticule sèche, épaisse, de couleur rose vineux pâle (Séguy vers 130-135) sur fond blanchâtre, lisse mais comme couturée en périphérie d'une cicatrice circulaire en retrait de 0,5 cm par rapport à la marge.

Lames : ventruées, serrées, libres voire subdistantes, brun pourpré à brun chocolat puis noirâtres.

Stipe : 7-8 x 1-2 cm, tordu, évasé sous les lames puis cylindrique et légèrement clavé à la base qui est volvacée et vineuse ; revêtement blanchâtre mais tigré de mouchetures vineuses du sommet jusqu'à la base ; présence d'un anneau charnu et vineux, collé sur le cortex du stipe et directement situé sous les lames.

Chair épaisse, blanchâtre mais vivement rougissante (rouge sang) à la coupe puis brunissant ; sans odeur ni saveur particulières ; cortex du stipe coriace.

Réaction de Schaeffer = 0 ; KOH = 0 ; H₂SO₄ = 0.

Développements vélares de deux types :

- un voile partiel mixte présent sous la forme d'une membrane pulpeuse entièrement vineuse : la partie supérieure est striée longitudinalement et plaquée sur 5 mm sur le stipe et la partie inférieure est décollée sur 2 mm ;
- un voile général présent sous la forme d'une pseudovolve membraneuse et colorée à l'extérieur, évasée jusqu'à 0,5 cm d'envergure de décollement, d'une hauteur totale de 2-3 cm à partir de la base du stipe et à pourtour supérieur déchiré.

Microscopie

Cheilocystides : clavées, tortueuses, septées ou ramifiées en chaînes d'éléments cylindracés ou subglobuleux à élément terminal vers 20 x 9 µm.

Spores : globuleuses à largement ellipsoïdes à apicule saillant jusqu'à 1-1,5 µm : 6,65-7-8,4- (9,8) x 5,6-6,3-(7) µm.

Basides : largement clavées et tétrasporiques.

Ecologie

Récolte du 29/10/04 en formation hypogée de trois exemplaires au bord de l'océan atlantique dans un jardin privé sous *Cupressus macrocarpa* en terrain sablonneux ; Le Croisic (44) Loire-Atlantique (MER 923B42) ; France.

Position taxinomique et discussion

Psalliota volvata (Pearson 1950) a été renommée *Agaricus volvatus* par Heinemann en 1977 dans un essai de clé de détermination ; *Agaricus volvatus*, nom déjà préoccupé, donc illégitime, a été recombinaé en *Agaricus pearsonii* (Bon et Boisselet 1997) en hommage à l'inventeur de l'espèce.

Agaricus pearsonii se situe dans la section *bitorques* (K.-R. ex Heinm.) Bon et Capp. regroupant les taxons qui présentent au moins un voile général infère dominant et généralement membraneux ; ce voile est caractérisé par une armille apprimée ou par une pseudovolve évasée naissant à la base du stipe ; *Agaricus pearsonii* se place au voisinage d'*Agaricus rollanii* (Parra) , espèce de création récente (1995), courte et trapue, qui dispose de squames brun vineux bien individualisées, d'une chair à peine rosâtre à la coupe, et nantie d'un double voile infère blanc et coloré ; *Agaricus pearsonii* est proche aussi d'*Agaricus gennadii*, avec lequel il est souvent synonymisé, qui est une espèce plus gracile et entièrement blanchâtre et à chair à peine rufescente .

Sur le plan anatomique, la seule différence notable entre notre taxon et la récolte sud-africaine réside dans le fait qu'il a été observé sur la récolte croisicaise un voile partiel pulpeux violacé ; cet amas charnu devait se situer dans la partie interne et supérieure de l'armille servant à tapisser la chambre hyménienne lorsque le sporophore était encore fermé ; selon les différents rapports de force existant entre les voiles lors de l'ouverture du chapeau, cette masse pulpeuse peut rester compacte ou se déliter tout le long du stipe en méchules ou fibrilles colorées ; c'est ce dernier développement qui expliquerait ainsi l'absence de cette masse pour l'espèce princeps.

Conclusion

Agaricus pearsonii, taxon que nous croyions fantomatique jusqu'alors, n'a jamais été retrouvé ni authentifié en Europe (à notre connaissance) depuis sa création en 1950 ; c'est la raison pour laquelle nous pensons que sa découverte récente méritait d'être signalée et que sa description aussi exhaustive que possible permettra d'enrichir les données de l'inventaire du Mycota français dont celui de la région Grand Ouest.

Bibliographie

Bon, M. 1985 ; *Clé Monographique du genre Agaricus L. : Fr.* Documents Mycologiques, XV, fasc. 60 : 12.

Bon, M. & Boisselet, P. 1997 ; *Novitates*, Documents Mycologiques, XXVII, fasc.106 : 54

Cappelli, A. , 1984 : *Agaricus L. : Fr. ss. Karsten (Psalliota Fr.)*. Fungi Europaei, 1.

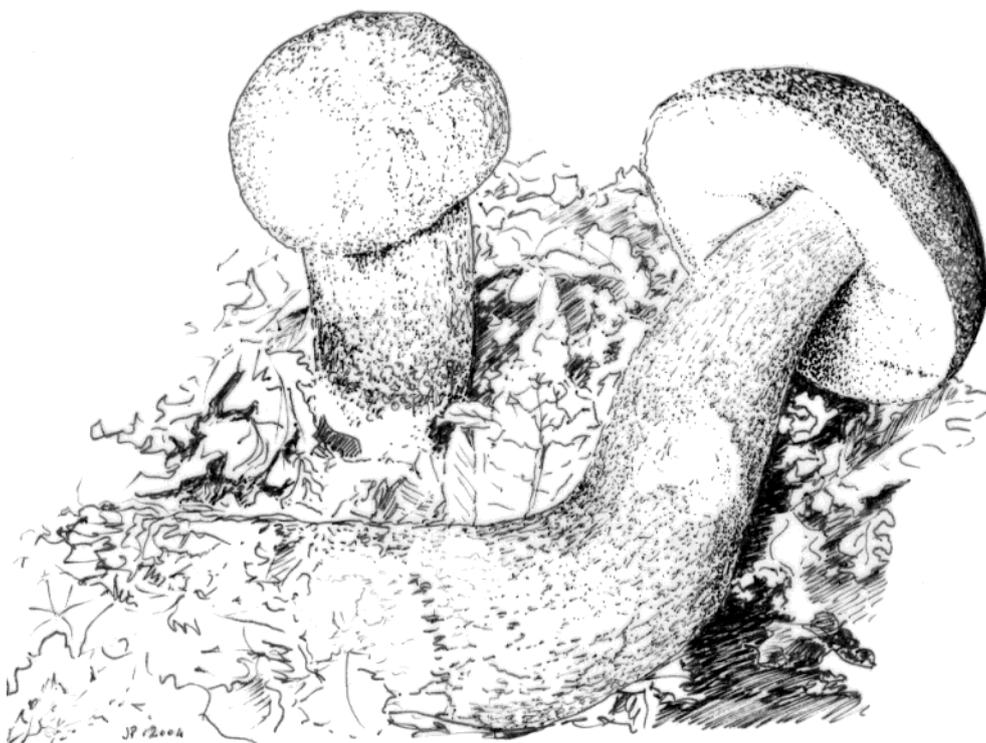
Heinemann, P. , 1978 : *Essai d'une clé de détermination des genres Agaricus et Micropsalliota*, Sydowia, 30 : 14.

Parra Sanchez, L.A. 1995 : *the genus Agaricus L. : Fr. in Spain. I* , *Agaricus rollanii*, sp.nov. Boletín Sociedad micologica de Madrid, 20 : 131-139.

Pearson, A. 1950 : *Transactions British Mycological Society* (Londres), 33 : 312-313.

Séguy, E. 1936. - *Code universel des couleurs. 48 planches, 720 couleurs.* Encyclopédie pratique du naturaliste. XXX. Paul Lechevalier, Paris.

Cahiers Mycologiques Nantais N° 17 – juin 2005



LES PLANTES TOXIQUES - IV

Alain DUVAL – 40, rue de la Razée - 44115 BASSE-GOULAINÉ
Profession : Jardinier

°=°=°=°=°

Des animaux et des végétaux :

A plusieurs reprises déjà, et encore dans ce numéro, Pierre LEJAY, vous a relaté des intoxications animales par les champignons.

Je vais évoquer aujourd'hui les intoxications, par les plantes, de nos animaux de compagnie, ainsi que la menace, que représentent, pour les herbivores, certains végétaux.

°=°=°=°=°

Animaux familiers : attention danger !

Les plantes dangereuses pour l'homme le sont souvent aussi pour les animaux de compagnie : chiens, chats, oiseaux, lapins nains... tous les animaux qui se déplacent librement dans la maison.

Nos animaux mangent des plantes ; « ils se purgent » prétendent les uns, « ils se font du bien parce que cela tue les vers » affirment d'autres. Mais il n'en est rien ! Les animaux mangent des plantes pour se faire vomir... au péril de leur vie quand elles sont toxiques.

Les chats d'appartement, qui ne peuvent satisfaire leurs besoins journaliers en herbes, se purgent avec les plantes de la maison. Sont-elles toxiques ? L'affirmation selon laquelle les animaux connaissent d'instinct ce qui est bon pour eux est fautive. Pour le bien-être de votre animal, pensez donc à lui proposer un pot « d'herbe à chat ».

Que ce soit au cours d'une promenade ou à la maison, votre chien aussi peut être victime d'un empoisonnement. Si un chien adulte cède moins souvent à la tentation, les chiots mâchonnent tout ce qui leur tombe sous la dent !

Pas de chocolat sous la truffe de toutou :

Theobroma cacao L. (Famille des Sterculiacées)

Il existe 22 espèces de cacaoyers : arbre persistant de 10 à 15 m de haut, originaire de l'Amérique Centrale et de l'Amérique du Sud. Les feuilles, lancéolées, rouges lors de leur formation, d'un vert brillant ensuite atteignent 30 cm. Les fleurs, nombreuses, blanc jaunâtre à rose, sont regroupées en inflorescences aplaties, naissant aux aisselles des feuilles mortes, et portées directement par le tronc et les grosses branches (cauliflorie). Les baies du cacaoyer, ou cabosses, de forme ovoïde (15-30 x 10-15 cm), parcourues par 10 côtes saillantes, de couleurs variées, ne s'ouvrent pas à maturité

(indéhiscents). Elles contiennent entre 20 et 60 fèves. Ce sont ces fèves qui deviennent le cacao.

Le cacao contient de la théobromine, que le chien ne peut métaboliser, ni éliminer (ou très lentement). La dose toxique est d'environ 240 à 500 mg / kg de poids corporel, mais on a enregistré des mortalités à 114 mg / kg !

La quantité de théobromine est variable selon les types de chocolat :

Le plus dangereux, le chocolat noir à cuire en contient 16 mg / g

Le moins dangereux, le chocolat au lait n'en contient qu'1,5 mg / g.

Un chien de 10 kgs devrait ingérer environ 70 grammes de chocolat à pâtisser ou 700 grammes de chocolat au lait pour atteindre la dose mortelle !

Les signes d'intoxication sont des vomissements, des diarrhées, la hausse des fréquences cardiaques et respiratoires, des convulsions puis la mort qui survient 12 à 14 heures après ingestion.

Il n'existe pas d'antidote à ce jour.

Les races les plus sensibles sont : les bouledogues français, les boxers et les carlins.

Bovins, équidés, caprins, ovins : danger également !

Tous ces animaux peuvent être victimes d'intoxications graves, voire mortelles.

Approfondir les connaissances de la flore locale afin d'éliminer les végétaux dangereux n'est donc pas inutile. Il est également nécessaire d'examiner la composition du foin, celui-ci pouvant contenir des éléments nocifs : fougères, prêles... Attention également lors de curages des mares et fossés, de travaux de drainage, qui peuvent rendre accessibles les racines tubérisées de certaines apiacées (ombellifères) telles la ciguë, l'oenanthe safranée.

QUELQUES PLANTES TOXIQUES COURANTES ET LEURS VICTIMES ANIMALES POTENTIELLES

<u>Nom vernaculaire</u>	<u>Nom latin</u>	<u>Animaux principalement concernés</u>
Aconit	<i>Aconitum napellus</i> L.	Chevaux, chiens
Ciguë aquatique	<i>Cicuta virosa</i> L.	Bovins, ovins, chevaux, porcs
Ciguë (grande)	<i>Conium maculatum</i> L.	Herbivores, volailles, cailles

Colchique	<i>Colchicum autumnale</i> L.	Chevaux
Dieffenbachia	<i>Dieffenbachia</i> sp.	Chiens, chats, lapins, canaris
If	<i>Taxus baccata</i> L.	Bovins, ovins, chevaux, chiens, poules
Lantanier	<i>Lantana camara</i> L.	Bovins, ovins
Laurier cerise	<i>Prunus laurocerasus</i> L.	Herbivores
Laurier rose	<i>Nerium oleander</i> L.	Herbivores, chiens, chats, canaris, perruches, perroquets, oies
Lupin	<i>Lupinus</i> sp.	Chevaux
Muguet	<i>Convallaria majalis</i> L.	Chiens, chats
Oenanthe safranée	<i>Oenanthe crocata</i> L.	Bovins, ovins, chevaux, chats, lapins, rats
Philodendron	<i>Philodendron</i> sp.	Chats
Poinsettia	<i>Euphorbia pulcherrima</i> L.	Chiens, chats
Pomme de terre	<i>Solanum tuberosum</i> L.	Porcs, bovins
Pommier d'amour	<i>Solanum pseudocapsicum</i> L.	Chiens, chats
Prêle	<i>Equisetum</i> sp.	Herbivores
Rhododendrons et azalées	<i>Rhododendrons</i> sp.	Caprins, ovins, ânes
Ricin	<i>Ricinus communis</i> L.	Herbivores, poules, lapins
Robinier	<i>Robinia pseudoacacia</i> L.	Chevaux, chats

Bibliographie :

- COUPLAN François –1990 : Les belles vénéneuses – Plantes sauvages toxiques - vol. 3 – Ed. Equilibres
- Dictionnaire de botanique – 1988 – Ellipse
- Les 1000 plus belles plantes d'intérieur – 1996 – Solar
- Guide des plantes tropicales – 1994 – Ulmer
- Plantes toxiques – végétaux dangereux pour l'homme et les animaux – 1986 – Lavoisier
- Plantes vénéneuses – toxicologie – 1973 – La maison rustique
- Ça m'intéresse – décembre 2002
- Rustica des 17/10/2001 et 18/08/2004
- Animaux magazine – mars 2004 - SP

N o s e x p o s i t i o n s

= - = - = - = - = - =

Nous remercions les associations qui voudraient bien les annoncer dans une prochaine publication.

LES JOURNÉES PASSION 2005

Le **Palais de la Beaujoire** (niveau rivière) à **Nantes** accueillera

LES 11, 12 ET 13 NOVEMBRE

le salon du Champignon 2005 qui sera ouvert au public
de 10 heures à 19 heures

SECTION A.M.O. DES PAYS DE RETZ

16, rue de la Guerche - 44830 BRAINS - Tél. 02 40 32 65 10

EXPOSITION : ROUANS – 44 (Salle des Loisirs)

LES 29 ET 30 OCTOBRE 2005 DE 9 HEURES A 19 HEURES
(entrée gratuite)

*30^{ème}
anniversaire !*

SECTION A.M.O. DE BOUSSAY

16, rue du Stade – 44190 BOUSSAY – Tél. 02 40 06
81 95

EXPOSITION : BOUSSAY - 44 (Centre Régional d'Accueil - CRA)

Le samedi 22 octobre 2005 de 16 heures à 20 heures

Le dimanche 23 octobre de 9 heures à 19 heures sans interruption

SECTION A.M.O. DE CHOLET

13, rue Moirin - 49000 ANGERS - Tél. 02 41 88 34 38

EXPOSITION : LES HERBIERS - 85 (Salle du Lavoir)

Le samedi **22 octobre 2005** de 14 heures à 19 heures

Le dimanche **23 octobre 2005** de 10 heures à 19 heures

Francis HALET 7, allée des Tulipes - 44600 SAINT-NAZAIRE

et

LE GROUPE MYCOLOGIQUE NAZAIRIEN organisent

Attention :

Changement
de lieu

JOURNÉES MYCOLOGIQUES

LES 22 ET 23 octobre 2005

De 10 heures à 12 heures et de 14 heures à 19 heures



Villa Nelly – chemin de Porcé
44600 SAINT-NAZAIRE

JOURNÉES MYCOLOGIQUES DE L'ESTUAIRE

Du 10 au 16 novembre 2005
Centre de vacances Le Razay
St-Sébastien /Piriac-sur-Mer (44)



à Madame H. M.

Couchant marin

Voici l'heure venue où l'océan s'allume
De reflets argentés et d'or et de vermeil
Ciselés par les doigts obliques du soleil,
Le moment lumineux où s'irise l'écume ;

Pendant que l'horizon s'embrase et se consume
Dans le jour finissant à tant d'autres pareil,
L'ombre des mâts s'étire aux portes du sommeil,
Et le dos des rochers se saupoudre de brume ;

Sur le flanc des bateaux, à la côte amarrés,
Miroitent des lueurs que les flots chamarrés
Déversent en jouant dans le soir qui bascule ;

Un nuage improvise un éphémère écrin
Pour un joyau de braise offert au crépuscule,
Quand l'astre se dissout dans l'univers marin.

Jacques Péger
Saint-Herblain, avril 2003

RECOLTES INTÉRESSANTES EN 2004

Nous relatons dans cette rubrique les espèces qui, au cours de l'année, ont provoqué l'étonnement en raison de leur rareté, leur forme, leur abondance, leur écologie, leur apparition hors saison, ou toute autre bizarrerie. Cette rubrique est ouverte à tous.

Certains d'entre nous ont communiqué leurs trouvailles :

Claude BERGER (CB), René CHEREAU (RC), Bernard FRECHET (BF), Jacques GOURAUD (JG), Chantal MAILLARD (CM), Raymond SIMON (RS), Gilbert OUVRARD (GO), Jacques PEGER (JP) et Dominique YOU (DY).

Abréviations :

dét. = déterminateur; leg. = récolteur; ph. = photo;
Ico = iconographie; MEN = Maille Élémentaire Nationale; MER = Maille Élémentaire Régionale (MEN divisée par 16).

Bibliographie

- B&K : BREITENBACH et KRANZLIN, 1984-2000 - *Champignons de Suisse*, T. 1-5, Lucerne (CH).
Bon CEO : BON M., 1989 - *Champignons d'Europe Occidentale*, Paris.
Bon FME : BON M., 1990-1999, - *Flore Mycologique d'Europe*, T. 1-5, Lille.
Boll. AMB (Bolletino Associazione Micologica Bresadola)
Boll. AMER (Bolletino Associazione micologica ed ecologia Romana)
Bull. SMF (Bull. Sté Mycologique de France).
C&D : COURTECUISSÉ R. et DUHEM B., 1994 - *Champignons de France et d'Europe*. Lausanne (CH).
Cah. Mycol. Nant. (*Cahiers Mycologiques Nantais*).
Cetto : CETTO B., 1970-1993, - *I Funghi dal Vero*, T. 1-7, Trento (I).
DM (*Documents mycologiques –Lille*).
FMDS : *Bulletin de la Fédération Mycologique Dauphiné-Savoie*.
Galli Bol. : GALLI R. , 1998 - *I Boleti* . Milano. (I)
Grelet : GRELET L.-J., 1979 - *Les Discomycètes de France*, S.B.C.O., Royan.
L. & E. FME : LANNOY G. & ESTADES A. , 2001 - *Flore Mycologique d'Europe*, T. 6 , Lille.
Le Gal : Marcelle Le Gal, 1947 - Thèse : *Recherches sur les ornements sporales des Discomycètes operculés*. Ed. Masson et Cie, Paris.
Marchand : MARCHAND A., 1971-1986 - *Champignons du Nord et du Midi*, T. 1-9, Perpignan.

MM : *Miscellanea Mycologica*, Bulletin trimestriel du Cercle de Mycologie de Mons, Belgique.

Neville & Poumarat : NEVILLE P. et POUMARAT S., 2004 -*Fungi Europaei 9 –Amaniteae*, Alassio (I)

Phillips : PHILLIPS R., 1981 - *Les champignons*. Paris.

Robich : Giovanni ROBICH, 2003 - *Mycena d'Europe*. A.M.B., Trento (I).

RK : Robert Kühner, 1938 - *Le Genre Mycena*. Ed. Lechevalier, Paris.

Ordre des AGARICALES

Leucoagaricus subolivaceus

(CM) (Det. M. Chiaffi) (Ph. CM)

(Bon FME 3:101 – Boll. AMB XXXIII-1990,3:272-277 – Boll. AMER 27, IX-1992(3):44-45)

Récolte de 3 exemplaires dans la dune grise fixée qui longe un lotissement du front de mer, sur la commune de La Turballe (MEN 1022C).

C'est pendant les « Journées de l'estuaire » que j'ai récolté ces lépiotes. Rapportées à la salle pour détermination, je les ai remises à Maxime Chiaffi qui a tout de suite pensé à ce taxon.

Description :

Chapeau jusqu'à 5 cm., vite plat, beige pâle à l'extérieur se teintant d'olivâtre bronze vers le centre, vaguement fibrilleux au disque. Lames blanches serrées. Stipe blanc, élané 6-7 x 0,6-0,8 cm. portant un anneau simple fragile. Chair blanche.

Ecologie :

La littérature le donne en terres sableuses avec présence de *Quercus ilex*. Or, le lieu de récolte ne présente pas cette essence.

Ordre AMANITALES

Amanita asteropus Sabo ex Romagnesi 1982

(CM) (Ph. CM)

(Neville & Poumarat : 780-783 – C&D#856)

Cette amanite ressemble à *A. citrina* dont elle est très proche, mais avec une apparence plus trapue.

Chapeau jusqu'à 10 cm, ivoire, crème toujours maculé de taches rousses. Pied pelucheux sous l'anneau, s'élargissant vers le bulbe très développé, éclaté en étoile, se tachant en brun rougeâtre en vieillissant ou par manipulation. Chair blanche roussissant au niveau des blessures, odeur raphanoïde.

Nous trouvons régulièrement ce taxon sous hêtraie en forêt de Chandelais (49) (MEN 1621D).

Amanita virosa var. levipes Neville & Poumarat

(CM) (Ph. CM)

(Neville & Poumarat : 600-605 – Cah. Myc. Nant. 8 - p.3-9, 14 -p.5-6 – Bull. SMP 22)

Depuis plusieurs années, nous trouvions dans différentes forêts des Pays de la Loire une amanite blanche, poussant en troupes nombreuses, baptisée faute de mieux *A. decipiens*. (Cf. description détaillée dans le cahier mycologique N° 8) ou *A. virosa* ss *Auct. Amer.?* (Voir Cah. Myc. Nant. N° 14 ou Bull. du Poitou N° 22. La publication en 2004 de l'ouvrage noté ci-dessus nous permet aujourd'hui de nommer valablement nos récoltes. Il s'agit d'une espèce nouvelle, connue seulement , pour le moment, dans les départements de Loire-Atlantique, Vendée, Maine-et-Loire et Vienne.

Ordre CORTINARIALES

Cortinarius triumphans Fr.

(CM) (Ph. et Det. CM)

(C&D #1155 – Bon - 206)

En forêt de l'Herbergement (85) (MEN 1325C), cinq exemplaires très jeunes trouvés dans le panier d'une adhérente de l'AMO lors d'une sortie dominicale, le 17 octobre 2004.

Beau cortinaire au voile jaune roussâtre poussant sous bouleaux.

Chapeau jusqu'à 10 cm. d'un beau jaune fauvâtre, marge un peu appendiculée de roussâtre. Lames blanchâtres, serrées. Pied fusiforme 15-20 cm., blanc à bracelets chinés ocre roux. Chair blanche, pas d'odeur particulière.

Ordre des PLUTEALES

Pluteus luteovirens Rea

(RC) (Det. GO) (Ph. RC)

(C & D #889 - cah. Myc. Nant. N°2- 1990 – Cetto 5 :281 #1875)

Récolte du 18 janvier 2005, au bord du canal de La Martinière qui longe la Loire sur sa rive sud. Commune du PELLERIN -44- (MER 1223C13) de quatre exemplaires, deux sur débris de souche de frêne et deux à proximité, dans l'herbe.

Chapeau plat légèrement mamelonné, 2 à 3,5 cm, hygrophane, jaune pâle à ochracé, plus foncé au centre. Cuticule sèche. Un des chapeaux avait la cuticule craquelée.

Lames blanchâtres à roses, bombées, écartées du pied.

Stipe droit, fibrilleux, 3 à 4,5 cm de hauteur pour un diamètre de 2 à 3 mm.
Chaire blanche. Sans odeur particulière.

Ordre TRICHOLOMATALES

Mycena pura (Pers. : Fr.) Kumm. **fo. ?**

(GO, CM) (Ph.: A.M.O. et Ch. Maillard)

(MM n° 71:1 - 72:5 - FMDS n° 100:24 - Robich:113 - RK:448)

Chapeau 15-30 mm, campanulé à convexe-plan, glabre, lisse, hygrophane, bleu pur à bleu très faiblement gris-lilacin, s'éclaircissant délicatement vers la marge qui est striée par transparence. Lames peu serrées (présence de lamellules), légèrement ventrues, adnées, blanches. Stipe 50-70 x 4-8 mm, cylindrique, droit, fistuleux, assez fragile, lisse, blanc à blanc-grisâtre pâle. Chair blanchâtre, odeur raphanoïde. Microscopie non faite.

Récolte 12 novembre 2004, La Turballe (44), (MER 1023A11), zone en bordure de marais, une dizaine d'exemplaires, sur sol, parmi herbes diverses, près d'une haie de saules, ronces..., à proximité de pins maritimes.

Nous avons pensé qu'il s'agissait de *Mycena pura fo. caesia* (Persoon) Deneyer, Moreau & Wuilb. ad int. (voir discussion dans *Miscellanea Mycologia* n° 71 et 72).

En contrôlant cette idée dans la dite revue, nous nous heurtons à une divergence : le stipe de notre champignon est blanc, grisonnant à partir de la base alors que pour l'espèce citée ci-dessus, il est violacé-rougeâtre.

Pour *Mycena pura fo. ianthina* (Gillet) Maas Geest. (voir *Mycena* d'Europe de Robich), le chapeau est donné violet-bleuâtre à bleu-gris-violacé, le stipe rouge-violet pâle ou rouge-gris-violacé, (dans la description de Persoon (voir revue belge) le stipe est dit "jamais blanc").

Mycena pura fo. multicolor (Bres.) Kühner : chapeau gris-bleu-vert à mamelon fauve et stipe purpurin.

Aucune de ces trois formes ne correspond à notre récolte. La plus proche étant la première citée mais la couleur du stipe élimine cette possibilité. Notre champignon a également un chapeau trop bleu pour être *Mycena pura* (Pers. : Fr.) Kumm. *fo. pura*.

Nous espérons retrouver sur cette station d'autres exemplaires identiques afin d'en poursuivre l'étude.

Mycena pura forma caesia (Persoon) Deneyer, Moreau et Wuilbaut

(CB) (Ph. N. Berger et J. Gouraud) (Dét. Claude Berger)

(MM n° 72 : 5)

Le 23-10-2004, à l'exposition de Boussay, Loire-Atlantique (Section de l'A.M.O.), 6 exemplaires de très jolies mycènes ont été apportés dans un

cageot, mêlés à d'autres espèces. Il n'a pas été possible de retrouver le récolteur.

Tout de suite, l'idée m'est venue que j'avais affaire à *Mycena pura* fo. *caesia*, car peu de temps auparavant, j'avais consulté entièrement la remarquable et superbe galerie photos du site internet d'Yves Deneyer, dans laquelle cette espèce représentée avait retenu mon attention. Les spécimens en ma possession présentaient, eux aussi, un chapeau d'un magnifique bleu ciel, les lamelles étaient blanches et le pied rose-violacé.

Observation : sur l'ensemble des clichés réalisés, le chapeau ressort blanchâtre alors que nous l'avions observé de couleur bleue avant et pendant la prise de vue. Est-ce que cette espèce pâlit très rapidement (très hygrophane) ou est-ce qu'il s'agit d'un bleu (ou peut-être des bleus en général) difficile à restituer, a fortiori si les photos sont surexposées, comme ce fut sans doute le cas ?

Ordre des RUSSULALES

Russula suberetorum Dagron

(JP) (Leg. R. Hervé) Bull. SMF 108(1): 17-27 – Bull.SMF 114 (1): 17-31.

Quelque 10 sujets apportés par notre confrère de Poitiers au salon 2004 de la Beaujoire, le 6 novembre. La récolte provenait de Nantes intra-muros (secteur du Grand-clos), MER 1223D21 ;les russules prospéraient sur le sol nu, nettement arénacé, d'un massif de plantes ornementales, tout en longueur, séparant une voie de circulation principale d'une contre-allée.

Ce massif comporte une rangée unique de *Quercus cerris* certainement en cause dans l'apparition de notre taxon.

C'est la première fois, à notre connaissance, que *R. suberetorum* s'évade de sa zone de prédilection : le littoral marin.

Mais, plus encore, c'est aussi une première de découvrir que cette russule adopte, outre *Quercus ilex* et *Quercus suber*, un comportement mycorrhizique avec le Chêne des Lombards.

Les taxons avaient en commun une taille moyenne, et une couleur de chapeau d'un ocre verdâtre, brouillé de taches vineuses vers le centre et de macules roussâtres assez typiques de l'espèce et qu'on retrouve sur les lames dans la vétusté.

La micro est conforme à l'espèce et n'appelle pas de commentaire particulier.

Ordre des BOLETALES

Strobilomyces strobilaceus (Scop. : Fr.) Berk.

(CB) (Ph. : N. Berger)

(Galli Bol. : 38 - 39 - L. & E. FME : 6 : 150 - Marchand : 3 # 225
Phillips : 206 - B & K : 3 # 2 - C & D : 404 - 405 - Bon CEO : 48 - 49)

Deux exemplaires ont été observés et photographiés le 19-09-2004 en forêt de Juigné, Loire-Atlantique (MER 1320C43), à la lisière d'une allée bordée de hêtres et de chênes. Il est déjà arrivé que d'autres sporophores de ce bolet soient récoltés dans cette forêt.

Dans le genre *Strobilomyces*, il s'agit en Europe de l'unique représentant, mais d'autres espèces se rencontrent en Afrique et en Amérique du Sud principalement. C'est un bolet à protéger car en voie de raréfaction. D'après le très regretté Guy Redeuilh et selon de récentes études, ce bolet semblerait apparenté à certains gastéromycètes.

Ordre APHYLLOPHORALES

Cantharellus lutescens* var. *albidus Bon et Pacaud

Cantharellus lutescens* f. *niveipes (Schild & Wafler) Bon et Pacaud

***Cantharellus lutescens* var. ou f. ?**

(DY) (Det.CB) (Ph. JL Maillard)

(DM:XXIX-Fasc.114-1999 P.13-16)

3 variétés de chanterelles ont été récoltées les 21 octobre et 05 novembre 2004 en Forêt du Veillon, commune de Talmont St Hilaire (85) (MEN 1228A). Elles se cotoient, parmi les *Cantharellus lutescens* type, sur 5 à 6 m², mais poussent bien séparément les unes des autres, sous bois mêlés de *Pinus pinaster* et *Quercus ilex*.

C. lutescens var. *albidus* est complètement blanc. Les chapeaux mesurent de 2,5 à 4 cm., la marge est mince, ondulée, l'hyménium est un peu veiné. Les pieds sont creux 4-6 x 0,5 cm. Odeur fruitée de *C.lutescens*.

C. lutescens f. *niveipes* ressemble, vue de dessus, à *C. lutescens* type, avec un chapeau brun-noir de 3 à 5 cm, à marge assez fine et souvent frisée, mais le stipe, creux 4-6x0,5cm, ainsi que l'hyménophore sont entièrement blancs.

C. lutescens var. ou f. (?) est totalement jaune avec des tonalités orangées ; le chapeau est petit, 1,5 à 2,5cm de diamètre, à marge plutôt enroulée, l'hyménium est presque lisse mais peut-être les exemplaires récoltés étaient-ils parasités ? Cette description ne correspond pas à *C. lutescens* f. *luteocomus* représentée dans le DM ci-dessus. Toute suggestion sera étudiée et la station suivie.

Sarcodon imbricatus (L. : Fr.) P. Karst.

(GO) (Leg. Michel Beneteau) (Dét. GO)
(Ico:Cetto:326 - B&K:2#275 - Marchand:4#348 - C&D:73
Bon CEO:310 - Phillips:242 - Jülich:257)

Chapeau 8-9 cm (litt. →20-25), presque circulaire, convexe plan assez irrégulier, centre déprimé, surface ornée de grosses squames dressées (plus volumineuses au centre et souvent en pyramide tronquée), épaisses, brun foncé à brun rougeâtre, arrangées concentriquement, plus minces et plus planes en allant vers la marge où elles deviennent pratiquement nulles. La couleur brune du chapeau s'éclaircit vers l'extérieur, marge excédante, mince, enroulée, bordée de beige rosâtre; entre les squames le fond est plus clair. La face inférieure est ornée d'aiguillons très serrés, cylindriques, à extrémité arrondie, gris brun, décurrents. Le pied est un peu excentré, trapu, 4 x 2,5 cm, à base atténuée, plein, ferme, mat, glabre, grisâtre, puis brunissant, surtout après manipulation; extrême base blanchâtre. Chair ferme, épaisse, blanche, même dans le pied; odeur faible, un peu aromatique plutôt désagréable, rappelant un peu le scléroderme; saveur amarescente ou nulle.

Spores arrondies-anguleuses 6,5-8 x 5-6 µm, ornées de bosses grossières tronquées. Boucles présentes.

Deux exemplaires, récoltés par notre collègue Michel Beneteau, le 14 octobre 2004, en forêt du Gâvre (44), sous résineux.

Sarcodon scabrosus (Fr.) P. Karsten

(Dét. GO) (B&K:2#279 - Cetto:757 - Phillips:243 - Jülich:258)

Chapeau 6 cm (→14 cm), circulaire, irrégulier, convexe-plan, souvent déprimé au centre, surface fibrilleuse rompue en écailles imbriquées, dressées seulement au centre, précocement craquelée, brun-pourpre puis brun-noirâtre sur fond jaunâtre sale, marge plus claire, excédente, irrégulièrement ondulée, d'abord faiblement enroulée puis se recurvant légèrement; pied un peu excentré, 4,5-6 x 1,5 cm, plein, cylindrique, un peu courbe, atténué à la base, un peu duveteux, fibreux, brunâtre, à base bleu-verdâtre, y compris à l'intérieur. Face inférieure garnie d'aiguillons cylindriques décurrents, gris-rosâtre, puis brun-pourpre sauf au sommet qui reste grisâtre. Chair blanchâtre, toujours bleuâtre dans la partie inférieure du stipe, odeur farineuse, saveur fortement amère et âcre.

Spores gibbeuses 6-7 x 4,5-5 µm, à verrues arrondies-applaties. Boucles absentes.

Lors de la sortie mycologique organisée par l'A.M.O. le 12 septembre 2004, en forêt du Gâvre (44), deux exemplaires de ce champignon ont été déposés sur la table de tri, récolteur et lieu de récolte non connus.

La littérature donne comme habitat bois de feuillus sous *Fagus*, *Quercus*, *Castanea* mais parfois bois de conifères sous *Pinus*.

Cette espèce ressemble à *Sarcodon imbricatus* mais ce dernier à des écailles beaucoup plus grosses et plus relevées au centre. La chair ne présente aucune trace de vert ou bleu à la base du pied, juste un peu brune. L'odeur n'est absolument pas farineuse. La saveur est seulement faiblement amarscente ou nulle. Les spores sont plus grandes avec verrues plus grosses et tronquées et les hyphes sont bouclées.

Ces deux *Sarcodons* sont assez rares dans notre région ; il convient donc d'en rechercher les stations mais également de les protéger et de limiter leur prélèvement. Le dernier cité est d'ailleurs inscrit sur la Liste Rouge des Pays de Loire en Niveau II - Catégorie 4 (espèces potentiellement menacées ou vulnérables).

Ordre ASCOMYCETES

Aleuria bicucullata (Boudier) Gillet

= ***Peziza bicucullata*** Boudier

= ***Humaria bicucullata*** (Boudier) Quélet

(GO, CM, RS) (Grelet:126 - Le Gal:191 - Cah. Myc. Nant.:n° 7, 1995:40)

Nous avons eu le plaisir de retrouver cette espèce lors de la sortie programmée par l'A.M.O., le 12 septembre 2004, en forêt du Gâvre (44), (MER1221C33). En prospectant dans la parcelle 90 avec nos 2 collègues, nous avons remarqué de très nombreuses fructifications cupuliformes oranges, dans les ornières d'un sentier bourbeux, sur sol nu, parmi de rares herbes et mousses. Ce discomycète de petite taille, 3-4 mm, sessile, vite étalé, jaune-orangé vif à orangé, à marge lisse, à surface hyménifère lisse, est surtout spectaculaire au niveau de ses spores dont l'ornementation est formée de crêtes, de grosses épines recourbées et de deux collerettes membraneuses placées aux extrémités. (Voir *Cahiers Mycologiques Nantais* n° 7).

Espèce peu commune, mais pas rare certaines années dans notre région, poussant toujours de façon grégaire, dans les chemins ombragés, sur terre nue.

Vous pouvez nous contacter par messagerie :

AMO - René CHEREAU : rene.chereau@wanadoo.fr

Claude BERGER : bergerclaude@club-internet.fr

Alain GOURICHON : alain.gourichon@wanadoo.fr

Gilles MABON : gilles.mabon@free.fr

Chantal MAILLARD : jlmaill@club-internet.fr

Gilbert OUVRARD 33 rue des Babeaux 44150 Saint-Géréon

CAHIERS MYCOLOGIQUES NANTAIS

Bulletin de l'Association Mycologique de l'Ouest de la France

Table des matières

des N° 1(1989) à 16 (2004)

par

- bibliographie des auteurs
- bibliographie des espèces décrites, commentées, citées ou synonymes

Nous tenons à remercier Monsieur Jean-Pierre DUBUS qui nous a guidés pour la réalisation de la saisie des données et a bien voulu également transposer notre travail sous la forme ci-après, pour une utilisation simplifiée de ces tables.



CAHIERS MYCOLOGIQUES NANTAIS

Bulletin de l'Association Mycologique de l'Ouest de la France



Table des matières des n^{os} 1 à 25

1989 à 2013

Bibliographie des auteurs - Bibliographie des espèces

BIBLIOGRAPHIE DES AUTEURS

BEAUVAIS C.

1990 - Un drôle de petit champignon - 2 : 26

BELLOCQ A.

2007 - La Fédération des Associations Mycologiques de l'Ouest, la F. A. M. O. est née
- 19 : 12 - 14

BERGER C.

1991 - Bribes mycologiques - 3 : 21 - 24

1992 - Identification des *Leccinum* - 4 : 22 - 29

1994 - Quelques bolets à ne pas confondre - 6 : 16 - 20

1995 - Des bolets peu communs - 7 : 8 - 14

1996 - Deux bolets rares. *Pulveroboletus hemichrysus* et *P. lignicola* - 8 : 16 - 20

2000 - Principaux caractères à observer chez les *Xerocomus* apparentés à *chrysenteron* et *subtomentosus* - 12 : 7 - 9

2002 - Surprenantes poussées d'une amanite blanche mortelle : *Amanita virosa* ss auct. améric.
- 14 : 5 - 6

BERGER C., HALET F., MAILLARD C., OUVRARD G. & PEGER J.

2003 - Récoltes intéressantes en 2002 - 15 : 34 - 40

BERGER C., MAILLARD C., OUVRARD G., PEGER J. & RIBOLLET P.

2001 - Récoltes intéressantes en 2000 - 13 : 38 - 48

BERGER C., MOLIERE A., OUVRARD G., PONCELET A. & RIBOLLET P.

2008 - Récoltes intéressantes en 2007 - 20 : 38 - 48

BERGER C. & REDEUILH G.

1993 – Remarquable récolte de *Leccinum corsicum* – 5 : 33 - 39

1996 – Présence et absence de réseau chez les bolets – 8 : 23- 26

BERTHAUD J.-P.

2011 - Paroles d'adhérent... - 23 : 39

BOIFFARD J.

2000 - *Amanita supravolvata* Lanne - 12 : 27 - 29

2001 - Sur quelques géastres - 13 : 5 - 11

2002 - Gastéromycètes peu communs - 14 : 10 - 18

BOISSELET P.

1993 - *Agaricus gennadii* (Chat. : Boud.) Ort. - 5 : 31 - 32

2005 - *Agaricus pearsonii* Bon & Boisselet 1997 - 17 : 11 - 13

2013 - Une récolte d'*Agaricus pseudopratisensis* (Bohus) Wasser dans le Morbihan - 25 : 3 - 7

BOUMIER R.

2006 - *Lobaria pulmonaria* : un indicateur de la qualité de l'air - 18 : 21

2007 - Nos lichens sont utiles - 19 : 36 - 37

2008 - Le passé de la lichénologie en Loire-Atlantique et Vendée - 20 : 34 - 35

2009 - Les lichens - 21 : 22

BOUTARD F.-X.

- 2012 - *Agrocybe rivulosa* Nauta 2003 - 24 : 19 - 20
- 2012 - *Macrolepiota phaeodisca* Bellu 1984 - 24 : 13 - 15
- 2013 - *Descolea maculata* Bougher in Bougher & Malajczuk = *Descolea maculata* var. *occidentalis* E. Raventos et al. - 25 : 8 - 14

CAHIERS MYCOLOGIQUES NANTAIS

- 1989 - Le coin cuisine: recettes originales - 1 : 13 - 16
- 1989 - Liste des espèces de champignons récoltés au cours de la saison 1988 - 1 : 23 - 34
- 1990 - Le coin cuisine : recettes originales - 2 : 27 - 28
- 1990 - Liste des espèces de champignons récoltés au cours de la saison 1989 - 2 : 34 - 42
- 1990 - Liste des espèces récoltées au printemps dans le bois de La Baule - 2 : 29 - 30
- 1991 - Le coin cuisine : recettes originales - 3 : 35 - 36
- 1991 - Liste des espèces de champignons récoltés au cours de la saison 1990 - 3 : 41 - 49
- 1992 - Liste des espèces de champignons récoltés au cours de la saison 1991 - 4 : 37 - 49
- 1993 - Le coin cuisine : recettes originales - 5 : 25
- 1993 - Liste des espèces de champignons récoltés au cours de la saison 1992 - 5 : 46 - 59
- 1994 - Liste des champignons récoltés lors des sorties de printemps - 6 : 45 - 46
- 1994 - Liste des espèces de champignons récoltés au cours de la saison 1993- 6 : 47 - 60
- 1995 - Liste des champignons récoltés au cours de la saison 1994 - 7 : 44 - 60
- 1996 - Gastronomie - 8 : 30 - 31
- 1996 - Liste des champignons récoltés au cours de la saison 1995 - 8 : 33 - 48
- 1997 - Association Mycologique de l'Ouest : liste des adhérents - 9 : 43 - 48
- 1997 - Liste des champignons récoltés au cours de la saison 1996 - 9 : 27 - 42
- 1998 - Inventaire de la flore fongique en Forêt de Juigné - 10 : 1 - 32
- 1998 - Liste des champignons récoltés au cours de la saison 1997 - 10 : 34 - 48
- 1999 - Liste des champignons récoltés ou exposés au cours de la saison 1998 - 11 : 33 - 48
- 2000 - Liste des champignons récoltés ou exposés au cours de la saison 1999 - 12 : 34 - 48
- 2001 - Liste rouge des champignons menacés en Loire-Atlantique - 13 : 19 - 33
- 2002 - Liste des champignons récoltés ou exposés au cours de la saison 2001 - 14 : 34 - 48
- 2005 - Tables des matières des numéros 1 à 16 - 17 : 33 - 48
- 2010 - Espèces récoltées lors de la session SMF 2009, rares, peu communes ou pas toujours identifiées lors de nos sorties - 22 : 13 - 16
- 2011 - Conseil nantais de la biodiversité, 17 décembre 2010 - 23 : 36 - 38
- 2011 - Information sur une demande de notre Président à la Préfecture concernant l'agrément des vérificateurs de l'A. M. O. - 23 : 28 - 29
- 2013 - Récoltes intéressantes en 2012 - 25 : 52 - 55

CHARON P., OUVRARD G. & RIBOLLET P.

- 2010 - Récoltes intéressantes en 2009 - 22 : 49 - 56

CHARRIER J.-M., CHEREAU R., FRECHET B., MAILLARD C. & RIBOLLET P.

- 2011 - Récoltes intéressantes en 2010 - 23 : 43 - 48

CHEREAU R.

- 2002 - Petit résumé sur les pleurotes du marc de café - 14 : 3 - 4
- 2004 - Un lactaire peu commun dans l'Ouest : *Lactarius pallidus* Persoon : Fries - 16 : 4
- 2004 - Pen-Bron - 16 : 8 - 10
- 2005 - Les lactaires de Chandélais - 17 : 4 - 5
- 2006 - Recherche et étude des champignons dans la "Petite Amazonie" - 18 : 27 - 29
- 2007 - Escalé en Creuse - 19 : 27 - 29
- 2008 - *Lycoperdon umbrinoides* Dissing & Lange - 20 : 3 - 4
- 2010 - Session de la Société Mycologique de France à Nantes du 2 au 7 novembre 2009

- 22 : 3 - 6

2010 - *Tubaria hiemalis* Romagnési ex Bon 1973. Genre *Tubaria* (W. G. Smith) Gillet - 22 : 34 - 36

2012 - *Hygrophorus hypothejus* (Fr. : Fr.) Fr. 1838 - 24 : 10 - 12

2012 - *Entoloma euchroum* (Pers. : Fr.) Donk 1949 - 24 : 16 - 18

2013 - *Pluteus aurantiorugosus* (Trog) Sacc. 1896 = *Pluteus coccineus* (Masse) Lange - 25 : 15 - 16

CHEREAU R., FRECHET B., LARUE P., OUVRARD G. & PEGER J.

2012 - Récoltes intéressantes en 2011 - 24 : 40 - 48

CHEREAU R. & LARUE P.

2011 - Les *Corticaceae* s. l. - 23 : 10 - 21

CHEREAU R., MAILLARD C., OUVRARD G., BERGER C. & PEGER J.

2005 - Récoltes intéressantes en 2004 - 17 : 23 - 31

CHEVTZOFF B.

2010 - *Clathrus ruber* fo. *flavescens* (Pers. : Pers.) Ouvrard ex Chevtzoff - 22 : 32 - 33

2011 - *Russula pascua* (Moller & Schaeffer) Kühner 1975 = *Russula xerampelina* var. *pascua* Moller & J. Schaeffer 1940 - 23 : 32 - 35

CHEVTZOFF B. & NEVILLE P.

2009 - *Clathrus ruber* fo. *flavescens* (Pers. : Pers.) Ouvrard ex Chevtzoff - 21 : 27 - 30

COOKE P. J.

1993 - Recette automnale. Aujourd'hui le *Rustroemia sydowiana* au rouge congo - 5 : 16

DESHAYES L.

1991 - L'habitat particulier du genre *Marasmius* - 3 : 12 - 17

1993 - Champignons mycophages et champignons entomophages - 5 : 26 - 30

DUVAL A.

2002 - Les plantes toxiques - 1 - 14 : 22 - 23

2003 - Les plantes toxiques - 2 - 15 : 26 - 27

2004 - Les plantes toxiques - 3 - 16 : 22 - 23

2005 - Les plantes toxiques - 4 - 17 : 17 - 19

2006 - Les plantes toxiques - 5 - 18 : 34 - 36

2007 - Les plantes toxiques - 6 - 19 : 41 - 43

2008 - Les plantes toxiques - 7 - 20 : 31 - 33

2009 - Les plantes toxiques - 8 - 21 : 36 - 38

2010 - Les plantes toxiques - 9 - 22 : 44 - 45

2011 - Les hôtes d'un champignon - 23 : 22

2011 - Les plantes toxiques - 10 - 23 : 23 - 26

2012 - Les plantes toxiques - 11 - 24 : 36 - 38

2013 - Les plantes toxiques - 12 - 25 : 38 - 40

ENDERLE M.

2000 - Clé de détermination du genre *Conocybe* ss. str. Traduction Jacques Boiffard - 12 : 10 - 20

FOURRE G.

1993 - *Amanita proxima* une espèce à réhabiliter - 5 : 10 - 13

1993 - Complément d'informations sur *Amanita ovoidea* & *Amanita proxima* - 5 : 12 - 13

1993 - Hécatombes de mycophages dans l'ex URSS. La réalité semble plus simple que la fiction - 5 : 17 - 19

FRECHET B.

2007 - *Calocybe hypoxantha* var. *occidentalis* M. Bon 1988 - 19 : 19

FRECHET B., GOURAUD J., MAILLARD C., OUVRARD G. & YOU D.

2004 - Récoltes intéressantes en 2003 - 16 : 40 - 47

FRECHET B., HERVE R., MABON G., & OUVRARD G.

1994 - Les gastéromycètes de Loire-Atlantique - 6 : 23 - 39

FRECHET B., MAILLARD C., OUVRARD G. & RIBOLLET P.

2007 - Récoltes intéressantes en 2006 - 19 : 46 - 48

GANE J.

2010 - *Cortinarius ochropudorinus* Henry - 22 : 17 - 19

2012 - *Cortinarius avellanofulvus* Henry - 24 : 21 - 24

2012 - *Cortinarius memoriae* (Henry) ex Henry - 24 : 25 - 28

2012 - *Cortinarius sordidemaculatus* Henry - 24 : 29 - 32

2013 - *Cortinarius elongatipes* Reumaux ad int. - 25 : 26 - 28

2013 - *Cortinarius perscitus* Henry - 25 : 29 - 31

2013 - *Cortinarius rubicundus* Bidaud & al. - 25 : 32 - 34

2013 - *Cortinarius subfilamentosus* Reumaux - 25 : 35 - 37

GOURICHON A.

2004 - Histoire de pleurotes et de marc de café - 16 : 26

GUINBERTEAU J.

2008 - Découverte d'une nouvelle station en Gironde d'un champignon très rare en Aquitaine : *Myriostoma coliforme* (With. : Pers.) Corda - 20 : 9 - 14

HERIVEAU P.

1995 - *Melanogaster ambiguus* (Vitt.) Tul. et Tul. - 7 : 38 - 39

HERVE R.

1995 - *Flammulina velutipes* (Curtis : Fr.) Karsten - 7 : 3 - 5

HERVE R. & MABON G.

1996 - Une amanite printanière à la Toussaint : *Amanita decipiens* (Trimbach) Jacquetant - 8: 3 - 9

JOUANDET P.

2008 - Les mycophages dans une pharmacie - 20 : 15 - 17

KIZLIK S.

1990 - *Psathyrella melanthina* (Fries) Kits van Waveren - 2 : 22 - 25

LARUE P.

2011 - *Psathyrella melanthina* (Fries) Kits van Waveren - 23 : 7 - 9

2013 - Récoltes de cortinaires en Loire-Atlantique - 25 : 17 - 25

LEJAY P.

1995 - Utilisation des champignons en thérapeutique - 7 : 15 - 30

- 1999 - Intoxications animales par des champignons - 11 : 17 - 18
- 2002 - A propos de deux espèces de *Boletaceae* - 14 : 20 - 21
- 2003 - Des goûts, des couleurs et des odeurs - 15 : 21 - 23
- 2004 - Quelques trouvailles intéressantes faites aux Sables d'Or - 16 : 37 - 39
- 2005 - Intoxication d'un chien par *Paxillus involutus* - 17 : 14 - 16
- 2006 - Sur un très joli inocybe orangé - 18 : 30 - 31
- 2007 - Le genre *Squamamanita* Imbach - 19 : 32 - 33
- 2008 - Un peu d'histoire - 20 : 27 - 29

MABON G.

- 1989 - Invitation à la mycologie - 1 : 18 - 22
- 1990 - Bibliographie - 2 : 43 - 49
- 1991 - Inventaire et cartographie des champignons en France - 3 : 4 - 7
- 1991 - Bibliographie - 3 : 38 - 40
- 1992 - Bibliographie - 4 : 34 - 35
- 1993 - Bibliographie - 5 : 40 - 43
- 1995 - Champignons d'ici ou d'ailleurs - 7 : 31 - 37
- 1996 - Connaissez-vous Renécofor ? - 8 : 21 - 22
- 1997 - Champignons d'ici ou d'ailleurs. Petite chronique de l'actualité mycologique- 9 : 18 - 22
- 1998 - Programme Renécofor. Où en est-on au printemps 1988 ? - 10 : 3 - 10
- 1999 - Peut-on encore manger des champignons ? Pour une conception élargie de la mycotoxicologie - 11 : 20 - 27
- 2001 - Pourquoi une liste rouge ? - 13 : 15 - 18
- 2004 - Que devient "RENECOFOR" en 2004 : bilan et perspectives - 16 : 28 - 36
- 2010 - Le "bidaou" a encore frappé - 22 : 37 - 39

MABON G. & MORNAND J.

- 1993 - Une espèce rare découverte en Loire Atlantique *Porpoloma macrocephalum* (Schulz. in Kalch.) Bon - 5 : 7 - 9

MABON G. & RIBOLLET P.

- 2003 - Inventaire mycologique de la vallée du Gesvres - 15 : 9 - 20

MAILLARD C.

- 2006 - *Amanita caesarea* en Loire Atlantique - 18 : 9 - 10
- 2007 - Détérioration des toits en chaume en Brière - 19 : 38 - 40

MAILLARD C. & MAGNIN S.

- 2010 - Du danger d'une cueillette - 22 : 40 - 41

MAILLARD C., OUVRARD G. & PEGER J.

- 2006 - Récoltes intéressantes en 2005 - 18 : 37 - 47

MORNAND J. & PEAN R.

- 2009 - *Les Hyaloscyphacées* poilues sur fougères - 21 : 15 - 21

NARDI R.

- 1993 - La mycohabitation - 5 : 44 - 45

OUVRARD G.

- 1990 - Espèces rares ou intéressantes récoltées en 1989 - 2 : 16 - 21
- 1991 - Quelques petites espèces - 3 : 18 - 20
- 1992 - Des récoltes intéressantes - 4 : 30 - 33

- 1993 - Des récoltes intéressantes - 5 : 20 - 24
- 1994 - Des récoltes intéressantes ... - 6 : 3 - 9
- 1995 - Des récoltes intéressantes... - 7 : 40 - 43
- 1997 - Récoltes intéressantes - 9 : 25 - 26
- 1998 - *Syzygospora tumefaciens* (Ginns & Sunhede) Ginns - 10 : 15 - 24
- 2003 - Des truffes dans la région nantaise - 15 : 3 - 4
- 2004 - Inventaire mycologique. Forêt de Pen-Bron, commune de La Turballe - 16 : 11 - 21
- 2006 - *Sarcodon* : discussion autour d'une récolte - 18 : 11 - 17
- 2007 - *Sarcodon glaucopus*, détermination difficile - 19 : 20 - 22
- 2007 - A ne pas confondre - 19 : 30 - 31
- 2007 - *Peziza pseudoammophila* Bon et Donadini 1977 - 19 : 34 - 35
- 2009 - Quelques récoltes de *Sarcodon* en 2008 - 21 : 39 - 43
- 2010 - Intoxication par les clitocybes - 22 : 42 - 43
- 2011 - *Postia ptychogaster* en Vendée - 23 : 30 - 31
- 2013 - *Sclerotinia sclerotiorum* (Lib.) de Bary 1884 - 25 : 42 - 45

OUVRARD G., PEGER J. & RIBOLLET P.

- 2002 - Récoltes intéressantes en 2001 - 14 : 26 - 33

PEAN R. & MORNAND J.

- 2009 - Le bolet du peuplier en Anjou : *Xerocomus bubalinus* - 21 : 8 - 10

PEGER J.

- 1989 - L'arbre et le champignon - 1 : 7 - 12
- 1990 - Plaidoyer pour une russule - 2 : 6 - 9
- 1992 - Les pages du russulophile. Contribution à la connaissance d'une *Integrinae*- 4 : 10 - 19
- 1993 - La page des russules. Notes sur la forme *confusa* de *R. sanguinea* - 5 : 3 - 6
- 1994 - Russulogenèse - 6 : 10 - 11
- 1996 - Le coin des russules - 8 : 10 - 14
- 1997 - Le coin des russules. Quelques notes sur *Russula clariana* Heim ex Kuyper & V. Uure - 9 : 7 - 10
- 1998 - Le coin des russules : sur 2 taxons rares ou méconnus - 10 : 25 - 29
- 1999 - L'espace des russules : une espèce rarissime : *R. seperina* Dupain - 11 : 3 - 6
- 2003 - *Russula vesca*, une espèce méconnue ? - 15 : 29 - 33
- 2007 - L'A. M. O., 1952-2007, une longue marche tranquille - 19 : 3 - 11
- 2010 - Les russules : avis de recherche - 22 : 30 - 31
- 2012 - L'AMO et le Conseil Nantais de la Biodiversité urbaine - 24 : 33 - 35

PONCELET A.

- 2010 - *Amanita umbrinolutea* (Secr. ex Gillet) Bataille - 22 : 20 - 22

PRIOU J. P.

- 1990 - Nouvelles observations sur *Amanita singeri* - 2 : 12 - 15
- 1991 - Clé macroscopique des *Trametes* de France - 3 : 10 - 11
- 1992 - Contribution aux *Geoglossum* de France - 4 : 5 - 9
- 1994 - Phylogénie des champignons - 6 : 14 - 15
- 1997 - *Geopora cervina* (Velenovsky) Schumacher et *Aleuria cestricea* Seaver. Taxons nouveaux pour la France - 9 : 3 - 6
- 1998 - Sur quatre ascomycètes spécifiques à leurs hôtes - 10 : 11 - 13
- 1999 - Sur l'origine du *Phallus hadriani* - 11 : 7 - 8

PRIOU J. P. & PONCELET A.

2006 - *Orbilia crystallina* et *Tapesina griseovitellina*. Deux rares ascomycètes nouveaux pour la Bretagne - 18 : 3 - 8

PROVOST J.

2010 - Congrès de la Société Mycologique de France à Nantes du 2 au 7 novembre 2009 - 22 : 7 - 12

REDEUILH G.

1997 - La réaction ammoniacale chez les bolets du groupe *subtomentosus* - 9 : 11 - 15

REDEUILH G. & BERGER C.

1993 - Remarquable récolte de *Leccinum corsicum* - 5 : 33 - 39

RIBOLLET P.

1999 - Deux espèces intéressantes - 11 : 11 - 16

2000 - A propos de lépiotes nitrophiles - 12 : 21 - 25

2001 - Connaissez-vous les myxomycètes ? - 13 : 3 - 4

2001 - La palette des décomposeurs du bois mort - 13 : 12 - 14

2002 - Un ascomycète à rechercher : *Diplocarpa bloxamii* (Berk. ex Phill.) Seaver - 14 : 7 -

9

2003 - La montagne, ça vous gagne - 15 : 5 - 8

2004 - "Spores d'altitude" : les espèces nivicoles de myxomycètes - 16 : 5 - 7

2005 - Découvrir les Pyrénomycètes - 17 : 6 - 10

2006 - Lichens et champignons : du pareil au même ? - 18 : 18 - 20

2007 - *Nectria decora* (Wallr.) Fuckel, espèce fongicole peu commune - 19 : 16 - 18

2008 - Récolte en Vendée d'un ascomycète du genre exotique *Komposcypha* (*Sarcoscyphaceae*) - 20 : 5 - 8

2009 - Les pyrénomycètes aquatiques - 20 : 11 - 14

2010 - *Neottiella ricciae* et *Bryoscyphus atromarginatus*, deux ascomycètes hépaticoles - 22 : 23 - 29

2011 - *Pezoloma marchantiae* (Sommerf.) Benkert - 23 : 3 - 6

2012 - Sur trois ascomycètes fimicoles - 24 : 3 - 9

RIBOLLET P. & PEGER J.

2013 - L'inventaire mycologique du parc des Oblates - 25 : 42 - 45

RIOULT J. P., BOURREAU A., DUCHEMIN T., GARON D.

2009 - La mérule : un risque avéré pour le patrimoine immobilier - 21 : 3 - 7

RIOULT J. P., GARON D. & DUCHEMIN T.

2008 - *Fusarium*, *Claviceps* & *Spartina* : une association nouvelle en Basse-Normandie, à rechercher activement dans les estuaires - 20 : 21 - 22

TRESCOL F. & EPINAT C.

1991 - Cortinaires *Telamonia* des sols sableux - 3 : 25 - 34

VANNERAUD G.

1990 - Histoire d'une exposition - 2 : 31 - 33

1991 - Une lamentable histoire - 3 : 8 - 9

BIBLIOGRAPHIE DES ESPÈCES

Les **caractères gras** correspondent à des descriptions complètes.

Les autres correspondent à des citations « secondaires »

(synonymes, notes, descriptions sommaires...).

Le signe * indique les illustrations

- abiegna (Omph.) 13:41
abruptibulbosa (Cono.) 12:13
acicola (Mara.) 3:12
acuta (Lept.) **10:12**
acutus (Cort.) **3:33**
aeruginascens (Suil.) 6:17
aerugineum (Lecc.) 4:27
aestivalis (Bovi.) **14:15**, 6:30
affinis (Lacc.) **24:44**
alba (Syzy.) 10:21
albidum (Tube.) 15:3, 24:40
albopruinosus (Pulv.) 7:11
alboradicans (Cono.) 12:12
alborosea (Pezi.) **19:48**
album (Tube.) 15:3
albus (Ptyc.) 23:30
alliaceus (Mara.) 3:14
alutacea (Rhod.) **13:40**
amanitae (Coll.) 11:11, 16:42
ambigua (Cono.) 12:19
ambiguus (Mela.) **7:38**, **18:45**, **23:45**,
6:33, 23:44*
amethystina (Smar.) **21:48**, 21:25*
amianthinum var. longisporum (Cyst.)
4:30
ammophila (Pezi.) **19:35**
ammophilus (Clit.) 16:38
amoena fo. viridis (Russ.) **15:36**
amoena var. acystidiata (Russ.) 8:13
amoenoides (Russ.) **13:43**
andaryi (Aman.) 8:6, 9:19
androsaceus (Mara.) 3:12
angustatum (Hyst.) **17:8**, 13:13
anisospora (Pron.) **20:46**
anthocephalus (Mara.) 3:16
anthracinus var. violascens (Cort.) **3:34**
anthracophila (Cono.) 12:17
antipus (Cono.) 12:12
apparens fo. minor (Cort.) 3:29
applanatus (Crep.) **22:52**, 22:52*
aquatica (Jahn.) **21:13**, 21:24*
araneosum (Ento.) **14:27**
archeri (Anth.) 7:33
archeri (Clat.) 6:28
areolatum (Scl.) 6:32
argutus var. radicosus (Cort.) **9:19**
arida (Coni.) 13:13
armeniacus (Xero.) 6:19, 12:8
armeniacus var. venosipes (Xero.) 12:8
arrhizus (Piso.) 6:32
aseroeformis (Anth.) 7:33
aspera (Ungu.) **21:18**
aspidii (Incr.) **21:17**
asteropus (Aman.) **17:24**, **20:39**
aurantiifolia (Inoc.) **18:30**, 18:24*
aurantiorugosus (Plut.) **5:21**, **25:15**,
25:15*
aurea (Cono.) 12:13
avellanofulvus (Cort.) **24:21**, 24:23*
bachmannii (Syzy.) 10:22
badhamii (Lepi.) 4:32
balteatus (Cort.) **25:17**, 25:17*
barlae (Geog.) 4:6
basitricha (Stro.) **20:48**
belleri (Cort.) 3:33
belliae (Myce.) **14:29**
bellini (Suil.) 6:16
berkeleyi (Geas.) 6:30
bicucullata (Aleu.) **7:40**, **17:31**
bicucullata (Huma.) 7:40, 17:31
bicucullata (Pezi.) 7:40, 17:31
bloxamii (Dipl.) **14:7**, **22:49**, 22:49*
bloxamii (Enco.) 14:7
boltonii (Pezi.) **23:43**, 23:44*

borchii (Tuber) **15:3**
 botrytis (Tric.) 13:13
 boudieri (Disc.) **20:47**, 20:26*
 boudieri (Huma.) 20:47
 boudieri (Phia.) 20:47
 brassicolens (Micr.) 3:12, 3:14
 bresadolae (Cort.) **3:29**
 bresadolae (Leuc.) **4:32**
 bresadolae (Suil.) 6:17
 bresadolanus (Agar.) 25:7
 brumale (Tulo.) 7:33
 brumale var. pallidum (Tulo.) 14:13
 brunnea (Phol.) 12:19
 brunneobadium (Lecc.) 4:25
 brunneogriseolum (Lecc.) 4:28, 6:20
 brunneogriseolum var. pubescentum (Lecc.) 4:28
 brunneola (Cono.) 12:14
 bryanti (Geas.) 13:9
 bubalinus (Xero.) **21:8**, 21:24*
 buccina (Guep.) **6:8**
 bulliardii (Mara.) 3:12, 3:14
 buxi (Mara.) 3:14
 byssisedum (Ento.) **16:38**
 caesia (Camp.) **22:54**
 calcicola (Echi.) 20:39
 campestre (Geas.) **13:5**, **22:55**, 22:56*
 cancellatus var. albus (Clat.) 21:30
 candidus (Mara.) 3:12
 caninus (Muti.) 6:28
 canumtomentosum (Lecc.) 4:28
 caperatus (Rozi.) **13:39**
 capillipes (Mara.) 3:14
 capitata (Cord.) 5:28
 capula (Caly.) **2:16**
 carestiana (Urce.) **20:21**
 carnea (Calo.) **3:18**
 carneipes (Plut.) 6:5
 carnicolor (Omph.) **19:47**
 carpini (Lecc.) 4:25, 6:19
 carpini (Russ.) **10:25**
 caucasicus (Bole.) 7:12
 cepjii (Scut.) **5:23**
 cerasinus (Bole.) 7:11
 ceratopus (Mara.) 3:12
 cerebella (Coni.) 23:18
 cerinus (Dasy.) 13:12
 cervina (Geop.) **9:3**
 cervina (Sepu.) 9:3
 cervina (Tram.) 3:10
 cestrica (Aleu.) **9:5**
 cestrica (Pezi.) 9:5
 cettoiana (Cono.) 12:19
 chalybaeum (Ento.) **14:27**
 chioneum (Lecc.) 4:25
 chlorocyanea (Omph.) **24:47**, 24:47*
 chordalis (Mara.) 3:16
 chrysenteron (Xero.) 12:7
 chrysenteron var. robustus (Xero.) 6:18
 chrysostigma (Pezi.) 10:12
 chrysostigmum (Psil.) **21:18**
 chudei (Komp.) **20:5**, 20:26*
 cinerea (Cord.) 5:28
 cinerea (Moll.) 13:12
 cingulatum (Tric.) **18:41**
 cirrhata (Coll.) **16:42**, 5:28, 11:11
 cirrhata var. cookei (Coll.) 5:28
 cirrhosa (Cera.) **17:8**
 citrinum (Scle.) 6:32
 citrophylla (Lepi.) 4:31
 clariana (Russ.) **9:7**
 clarobaltoides (Cort.) 25:25
 clathroides (Heri.) **14:32**
 coccinea (Pezi.) 16:46
 coccinea (Plec.) 16:46
 coccinea (Sarc.) **16:46**
 coccinea fo. lactea (Sarc.) 16:47
 coccineus (Plut.) 25:15
 cohaerens (Mara.) 3:12
 coliforme (Myri.) **20:9**, 20:23*, 7:33
 collinitus (Suil.) 6:16
 collinus (Mara.) 3:16
 coloratipes (Lecc.) 6:20
 columbetta (Tric.) **19:30**, 19:24*
 communis (Xero.) 12:8
 contractus (Cort.) **3:34**
 contrarius (Cort.) 3:30
 cookei (Coll.) 11:11, 16:42
 cookeianum (Geog.) 4:6
 coprobia (Dros.) 7:42
 coralloides (Heri.) 14:32
 corium (Myce.) 6:31, 7:32

coronatum (Geas.) 7:33
 corsicum (Lecc.) **5:33**, 4:24
 corvina (Onyg.) **5:22**, 5:28
 craniiformis (Calv.) 6:31
 crec'hqueraultii (Rams.) **14:33**
 crispa (Cono.) 12:15, 12:18
 cristallinus (Cort.) **25:19**, 25:19*
 cristata var. pallidior (Lepi.) **22:55**,
 22:55*
 crobula (Psil.) 19:39, 19:26*
 croceovelutinus (Leuc.) **24:45**, 24:45*
 crocipodium (Lecc.) 4:24
 crocistipidosum (Lecc.) 4:28
 cryptocystis (Cono.) 12:20
 crystallina (Cyat.) 18:3
 crystallina (Hyal.) 18:3
 crystallina (Orbi.) **18:3**, 18:23*
 cuprea (Russ.) 14:30
 curreyana (Dipl.) 14:7
 curtipes (Russ.) **13:43**, 14:30
 cyaneobasileucum (Lecc.) 4:25
 cyathiformis (Calv.) **22:56**, 22:56*
 cyclophorum (Tulo.) 6:32, 9:20
 damascenus var. variegatus (Cort.) **3:34**
 decipiens (Aman.) **8:3**
 decipiens (Athe.) 13:13
 decipiens (Cort.) **3:32**
 decipiens (Lecc.) 4:23
 decipiens (Lyco.) **14:15**
 decora (Nect.) **19:16**, 19:23*
 decora (Tric.) **20:42**, 20:25*
 deformis (Nidu.) 6:29
 denudata (Myc.) 6:29
 depauperatus (Plut.) **5:21**
 depilatus (Bole.) 7:12
 depluens (Ento.) **13:39**
 depluens (Rhod.) 13:39
 destruens (Meru.) 23:10
 dicrani (Bryo.) **25:52**, 25:52*
 digitalina (Cono.) 12:20
 diplocarpus (Dasy.) 14:7
 dryophila (Coll.) 3:16
 dryophilus (Mara.) 3:16
 dryophilus (Xero.) 12:8
 dryopteridis (Hama.) **21:17**
 dumetorum (Cono.) 12:12
 dunensis (Cono.) 12:12
 dupainii (Bole.) 7:10
 duriusculum (Lecc.) 4:25, 6:20
 dysthaloides (Ento.) **18:39**
 echinaceum var. cedriolens (Echi.)
22:55, 22:55*
 echinata (Cono.) 12:14
 echinatum (Lyco.) 6:31
 edodes (Lent.) 7:35
 effibulata (Syzy.) 10:22
 effuscatum (Dich.) **24:41**, 24:41*
 elatum (Glyp.) **13:47**
 elegans (Cono.) 12:16, 12:19
 elongatum (Geog.) 4:6
 emilei (Bole.) 7:11
 epiphyloides (Mara.) 3:14
 epiphyllus (Mara.) 3:12, 3:14
 epodius (Mara.) 3:16
 erici (Poro.) **25:54**, 25:54*
 erinaceus (Heri.) **14:32**
 esculentus (Stro.) 3:16
 euchroa (Lept.) 24:16
 euchroum (Ento.) **24:16**, 24:16*
 euchrous (Rhod.) 24:16
 euchrous (Hypo.) 24:16
 eustriatulus (Cort.) **3:33**
 excedens (Cono.) 12:14
 excipuliformis (Calv.) 6:31
 expallens (Pseu.) **2:20**
 eyrei (Mela.) 12:23
 faginea (Phle.) 22:14*
 fallax (Geog.) 4:6
 fallax (Rhod.) **13:40**
 farcta (Nidu.) **2:17**, 6:29
 farinacea (Cono.) 12:19
 fascicularis (Cort.) **3:32**
 fennae (Flam.) 7:3
 ferrugineus (Xero.) 6:19, 12:9
 ferrugineus fo. citrinovirens (Xero.) 12:9
 ficariae (Scle.) 25:47
 filicinus (Rhop.) **10:11**
 fimbriatum (Geas.) 6:30
 fimbriatum (Tulo.) 6:32
 fimbriatum var. campestre (Tulo.) 6:32
 fimetaria (Cono.) 12:17
 flagellum (Heri.) **14:32**

flaveola (Caly.) **21:16**
 flavescens (Clat.) 21:27
 flavidus (Suil.) 6:17
 flavipes (Cuph.) **13:41**
 flavus (Suil.) 6:17
 flavus (Xero.) **14:21**, 12:9
 flexipes var. sertipes (Cort.) **3:30**
 floriforme (Geas.) 6:30
 fluryi (Suil.) 6:16
 focale (Tric.) **22:50**, 22:50*
 foetidum (Micr.) 3:12
 formosum (Ento.) **14:28**
 fracidus (Cham.) **21:45**
 fragilipes (Bole.) 6:18
 fragilis (Calv.) 22:56
 fragilis (Cono.) 12:18
 fragilis (Dent.) **16:46**
 fragilis (Dryo.) 16:46
 fragilis fo. ? (Russ.) **14:31**
 fraudulentus var. radicosus (Cort.) 9:19
 fuligineoviolaceus (Sarc.) **21:42**, 21:26*
 fulvotigens (Iono.) **19:48**, **20:46**, 25:53
 fumosa (Clav.) **21:44**
 fusarioides (Call.) 10:13
 fuscimarginata (Cono.) 12:17
 fuscomarginata var. bispora (Cono.)
 12:16
 fuscopurpurea (Mara.) 3:14
 fuscoviolaceum (Tric.) **16:44**
 fuscoviolaceus (Hirs.) 16:44
 gabretae (Bole.) 7:12
 galeroideus var. romagnesii (Plut.) 23:48
 gambosa (Calo.) 15:36
 gangliiformis (Choi.) 15:39
 geaster (Scle.) 6:32
 gennadii (Agar.) **5:31**
 georgineae (Leuc.) **3:19**
 gibbosa (Tram.) 3:10
 gigantea (Lang.) 6:31
 gigantea (Phle.) **23:19**, 23:19*
 gigantea (Peni.) 23:19
 giganteum (Lyc.) 6:31
 glareosa (Clit.) 22:14*
 glaucopus (Sarc.) **19:20**
 glutinosum (Geog.) 4:6
 goldbachii (Cell.) **22:54**, 22:54*
 graminum (Mara.) 3:16
 granulatus (Suil.) 6:16
 graveolens (Gymn.) **24:47**, 24:48*
 grevillei (Suil.) 6:17
 grisella (Micr.) **21:17**
 griseoluridus (Plut.) **20:43**
 griseovitellina (Pezi.) 18:5
 griseovitellina (Tape.) **18:5**, **19:48**, 18:23
 griseovitellina (Velu.) 18:5
 griseovitellinum (Belo.) 18:5
 griseovitellinum (Tric.) 18:5
 griseum (Lecc.) 6:19, 6:20
 grossula (Chry.) 13:41
 grossulus (Cuph.) **13:41**
 gunnii (Desc.) 25:12
 hadriani (Phal.) **11:7**, 6:28
 haematospermum (Mela.) **12:21**
 haematospermum fo. gracilis (Mela.)
 12:23
 hariolorum (Mara.) 3:14
 hastatus (Cort.) 3:32
 hebelomatoides (Cono.) 7:31
 hemichrysus (Pulv.) **8:16**, 7:14
 heteracantha (Pero.) **17:10**
 heterosporum (Fusa.) 20:21, 20:24*
 hexagonospora (Cono.) 12:17
 hiemalis (Tuba.) **22:34**, 22:34*
 himantioides (Gyro.) 23:14
 himantioides (Meru.) 23:14
 himantioides (Serp.) **23:14**, 23:14*
 hinnulea (Spha.) **18:47**
 hirsuta (Lasi.) **17:9**
 hirsuta (Tram.) 3:11
 hirta (Psat.) **7:42**
 hispanicum (Lecc.) 5:36
 holopus (Lecc.) 4:24
 horizontalis (Mela.) **22:53**, 22:53*
 horizontalis (Psil.) 22:53
 hudsonii (Mara.) 3:14
 huijsmanii (Cono.) 12:16
 hyalina (Hyal.) 13:12
 hydrela (Trem.) **21:14**, 21:24*
 hygrometricus (Astr.) 6:32
 hygrometricus (Mara.) 3:14
 hypopithys (Volv.) **14:28**
 hypothejus (Hygr.) **24:10**, 24:11*

hypoxantha var. occidentalis (Calo.)
16:37, 19:19, 19:23*
 hypoxanthum (Lyop.) 16:37
 ianthinoxanthus (Cant.) **18:43, 18:26***
 ichnusanus (Xero.) 7:13
 icterinum (Ento.) **14:27**
 ignivelatus (Cort.) 25:33
 illinata var. ochraceorosea (Lima.) **6:7, 15:35**
 illudens (Omph.) **20:43, 20:26***
 illudens (Sarc.) **18:13**
 imbricatus (Sarc.) **17:29**
 impudicus (Mara.) 3:16
 impudicus (Phal.) 6:28
 incarnata (Gale.) 12:18
 innumera (Chae.) 13:13
 inocybeoides (Cono.) 12:15
 inocyboides (Cort.) 25:36
 inodorus (Mara.) 3:12
 intermedius (Bole.) 5:36
 intermedius (Pith.) 24:6
 intrusa (Cono.) 7:31, 12:12
 iris (Mela.) **4:33**
 jasonis (Cyst.) **4:30**
 joeides (Sarc.) **21:41, 21:26***
 junquillea fo. gracilis (Aman.) **6:6**
 junquilleus (Bole.) **13:45, 7:12**
 jurana (Sarc.) 16:47
 kotlabae (Tulo.) **14:10, 7:33**
 krombolzii fo. dissidens (Russ.) 13:43
 kuehneriana (Coll.) 3:16
 kuehneriana (Cono.) 12:18
 lacmus (Cuph.) 15:36
 lacrymabunda (Meru.) 23:10
 lacrymans (Bole.) 23:10
 lacrymans (Serp.) **21:3, 23:10, 21:23*, 23:11***
 lactea (Cono.) 12:16
 lanatus (Xero.) 6:18
 languidus (Mara.) 3:16
 lanipes (Agar.) 25:7
 laricina (Cono.) 12:12
 laricinus (Suil.) 6:17
 larvicola (Cord.) **6:9**
 laskibarii (Agar.) 25:6
 legaliae (Bole.) **13:45, 7:9, 15:38**
 leguei (Xero.) 6:19
 lenticulospora (Cono.) 12:17
 leoninus (Bole.) 7:13
 leoninus (Plut.) **23:47**
 leonis (Xero.) 7:13
 lepidum (Lecc.) 4:24
 lepidus (Sarc.) **18:14, 21:40, 21:26***
 lepiotoides (Plut.) **20:42**
 leporina (Cono.) 12:15
 leporina var. tetraspora (Cono.) 12:17
 leptopus (Suil.) 6:16
 leptospora (Cono.) 12:17
 leucophylloides (Mela.) 22:13*
 leucopoda (Diac.) **13:47**
 leucopus (Cono.) 12:13
 ligni (Moll.) 13:12
 lignicola (Amni.) **21:13, 21:24***
 lignicola (Buch.) **18:43, 18:26***
 lignicola (Pulv.) **8:19, 7:14**
 lilacea (Lepi.) **12:23**
 lilacina (Calv.) 22:56
 limosus (Mara.) 3:16
 liquiritiae var. satur (Gymn.) **23:47**
 littoralis (Agar.) 25:6
 littoralis (Bole.) 6:16
 littoralis (Mara.) 3:16
 lividum (Lyco.) 6:31
 lividus (Gyro.) 7:14
 ljubarskyi (Tram.) 3:10
 lobauensis (Cono.) 12:18
 longisporus (Cort.) **3:33**
 loveiana (Volv.) 5:26
 lupinus (Bole.) 7:9, 13:45
 lupuletorum (Mara.) 3:12
 luridus var. erythroteron (Bole.) 7:12
 lutea (Pseu.) **21:14, 21:24***
 luteocupreus (Bole.) 7:9
 luteolus (Lact.) **19:47**
 luteolus (Rhiz.) 6:33
 luteonitens (Aleu.) **7:41, 9:5**
 luteonitens (Pezi.) 7:41
 luteovirens (Plut.) **2:18, 17:26**
 lutescens fo. luteocomus (Cant.) **17:29**
 lutescens fo. niveipes (Cant.) **17:29**
 lutescens var. albidus (Cant.) **17:29**
 lycoperdoides (Aste.) 5:26

macrocephala (Cono.) 12:13
macrocephalum (Porp.) **5:7**
macrorrhizum (Porp.) 5:8
macrorrhizus (Leuc.) **3:20**
maculata (Desc.) **25:8**, 25:8*, 25:9
maculata var. *occidentalis* (Desc.) 25:12
maculatus (Gomp.) **16:43**
magnicapitata (Cono.) 12:14
malençonii (Rhod.) **16:38**
maleolens (Agar.) 5:32
mammifer (Plut.) **2:19**
mammosum (Tulo.) 6:32
mamorensis (Bole.) 7:12
marasmoidea (Syzy.) 10:22
marchantiae (Lore.) **22:50**, 22:50*
marchantiae (Omph.) 22:50
marchantiae (Pezo.) **23:3**, 23:4*
mastrucata (Hohe.) **6:3**
meandriiformis (Choi.) **15:39**
mediterraneensis (Suil.) 6:17
melaneum (Lecc.) 4:27
melanocyclum (Tulo.) **14:11**
melanthina (Psat.) **2:22**, **23:7**, 23:7*
melitodes (Russ.) **4:10**, **14:31**
melolonthae (Cord.) 5:28
memoriae (Cort.) **24:25**, 24:28*
merulina (Guep.) 6:8
mesospora (Cono.) 12:14
microspora (Cono.) 12:14
militaris (Cord.) 5:28
minimum (Geas.) 6:30
minutissimus (Plut.) 6:4
minutum (Crat.) 13:13
molle (Lecc.) 4:27
mollis (Antr.) 16:45
mollis (Datr.) **16:45**
monascus (Lasi.) **24:6**, 24:7*
moravicus (Xero.) 7:13
moriformis (Bert.) **17:7**
moseri (Cono.) 12:18
moseri (Lasi.) **20:45**
mucidus (Porp.) 13:13
mucosus (Cort.) **16:41**
multicolor (Tram.) 3:11
multifida (Pter.) 13:13
muricata (Nauc.) 13:39
muricatus (Flam.) **13:39**
murinacea (Cono.) 12:17
murinacea (Hygr.) 13:42
murinella (Volv.) **7:43**, **14:28**
muscaria var. *fuligineoverrucosa*
(Aman.) **18:38**, 18:25*
mycetophila (Syzy.) 10:22
mycophaga (Cera.) 10:21
mycophaga (Chri.) 10:21
myosura (Baeo.) 3:16
neglecta (Call.) **10:13**
neoantipus var. *carinthiaca* (Cono.) 12:12
nidulans (Phyl.) **14:30**
nigra (Coma.) 13:13
nigrescens (Lyco.) 6:31
nigricans (Cort.) **3:31**
nigripes (Agar.) 7:3
nigrofloccosus (Plut.) 13:40
nitrata (Hygr.) **13:42**
niveum (Lecc.) 4:24
norvegica (Syzy.) 10:19, 10:22
nueschii (Suil.) 6:17
obscura (Rhod.) **20:41**, 20:25*
obscurus (Mara.) 3:14
obtextus (Rhiz.) 6:33
obtusus (Cort.) **3:33**
ochraceomaculata (Aman.) **20:40**, 20:24*
ochreatus (Cort.) **3:31**
ochroleuca (Tric.) **2:21**
ochropallidus (Cort.) **25:23**, 25:23*
ochropudorinus (Cort.) **22:17**, 22:17*
odorata (Squa.) **19:33**, 19:24*
oleae (Mara.) 3:14
olivacea (Cati.) **20:46**, 20:26*
olivacea (Cono.) 12:12
olivaceonigra (Hygr.) 22:16*
olla (Cyat.) 6:29
omphaliformis (Mara.) **16:43**, 3:12
ononidis (Flam.) 7:3
onychium (Lecc.) 4:28
ophioglossoides (Cord.) **14:32**, 5:28
oreades (Mara.) 3:16
orellanus (Cort.) **25:22**, 25:22*
ostreatus (Pleu.) **16:26**
ovoidea (Zign.) 13:13
oxydabile (Lecc.) 4:26, 4:27, 6:20

pallida (Syzy.) 10:21
 pallidospora (Cono.) 12:16, 12:19
 pallidum (Tulo.) **14:13**, 7:33
 pallidus (Lact.) **16:4**
 palmatus (Rhod.) **5:20, 23:48**, 15:36
 parabibulus (Cort.) **3:29**
 parasitica (Aste.) 5:26
 parasitica (Lept.) 5:28
 parasiticus (Xero.) 5:26
 pardina (Hemi.) **23:43**, 23:44*
 parvitigrinus (Agar.) 25:6
 parvula (Volv.) 14
 pascua (Russ.) **23:32**, 23:33*
 pascuus (Xero.) 6:18
 patavina (Leuc.) **13:47**
 pearsonii (Agar.) **17:11**
 peckianum (Geog.) 4:6
 pectinatum (Geas.) 6:30
 pelargonia (Russ.) **13:44**
 pequinii (Agar.) 5:32
 perforans (Micr.) 3:12
 permagnificus (Bole.) 7:10
 perscitus (Cort.) **25:29**, 25:31*
 persicolor (Xero.) 12:8
 persoonii (Bole.) 7:13
 pes-caprae (Alba.) 13:46
 pes-caprae (Scut.) **13:46**
 peziza (Nect.) **17:9**
 phaeodisca (Macr.) **24:13**, 24:13*, 24:14
 phalloides (Batt.) 6:33
 phillipsii (Mela.) **22:53**, 22:53*
 physciacearum (Syzy.) 10:22
 piceinum (Lecc.) 4:23
 pilosella (Cono.) 12:16
 pilosella (Herp.) 13:13
 piloselloides (Cono.) 12:16
 pinetorum (Cono.) 12:20
 piriforme (Lyco.) 6:31
 pisiformis (Nidu.) 6:29
 placidus (Suil.) **15:38**, 7:13
 pleopodium (Ento.) 14:27
 plorans (Suil.) 7:13
 plumbea (Bovi.) 6:30
 populinum (Bole.) 21:8
 porosporus (Xero.) 12:7
 porphyrophaeum (Ento.) 24:48, 24:48*
 prasioemus (Mara.) 3:14
 pratense (Vasc.) 6:31
 proxima (Aman.) **5:10**, 5:12
 pruinatus (Xero.) 6:18, 12:7
 pruinosa (Poly.) 13:12
 psammophila (Macr.) **21:45**, 21:25*
 pseudoammophila (Pezi.) **19:34**, 19:25*
 pseudoammophila var. bonii (Pezi.)
19:35
 pseudocuneifolium (Derm.) **14:30**
 pseudofarinacea (Lach.) **25:53**, 25:53*
 pseudolimbatum (Geas.) **13:7**, 6:30
 pseudomininus (Cant.) 15:39,24:42*,
 24:42
 pseudomollusca (Leuc.) **16:45, 23:16**,
 23:16*
 pseudomolluscus (Meru.) 16:45, 23:16
 pseudopilosella (Cono.) 12:20
 pseudopratenensis (Agar.) **25:3**, 25:3*
 pseudopratenensis (Psal.) 25:3
 pseudoregius (Bole.) 7:11
 pseudorobertii (Plut.) **2:20**
 pseudoscabrum (Lecc.) 4:25, 6:19
 pseudotrechispora (Scut.) **14:33**
 pteridialis (Cist.) **21:16**
 pteridigenum (Psil.) **21:18**
 pteridina (Micr.) **20:17**, 10:12
 pteridis (Fusc.) **21:16**
 ptychogaster (Olig.) 23:31
 ptychogaster (Post.) **23:31**, 23:31*
 pubescens (Cono.) 12:20
 pubescens (Tram.) 3:11
 pudica (Inoc.) **22:51**, 22:51*
 pulchra (Seli.) **24:8**, 24:8*
 pulchrotinctus (Bole.) 7:10
 pulchrum (Lecc.) **13:45**, 4:29
 pulchrum fo. fuscodiscum (Lecc.) 4:29
 pulveraceus (Prol.) **19:48**
 pulverulentum (Lach.) **25:55**, 25:54*
 pulverulentum var. fructicola (Lach.)
 25:55
 pulverulentus (Ptyc.) **23:30**, 23:30*
 pulviscula (Chae.) 13:13
 punctata (Poro.) 25:54
 punctatus (Cort.) **3:30**
 pura fo. ? (Myce.) **17:27**

pura fo. caesia (Myce.) **17:27**
 purpurea var. sartinae (Clav.) **20:21**,
 20:24*
 purpureus (Bole.) 7:9
 pusilla (Bovi.) 6:30
 pusilla (Volv.) **14:28**
 puteana (Coni.) **23:18**, 23:18*
 puteana (Thel.) 23:18
 puteanum (Cort.) 23:18
 putillus (Mara.) 3:12
 queletii var. lateritius (Bole.) **14:20**
 queletii var. rubicundus (Bole.) 14:20
 quercinum (Lecc.) 4:22
 racemosa (Coll.) **11:11**
 radiatus (Inon.) **16:44**
 ramealis (Mara.) 3:12
 ramosum (Heri.) 14:32
 recubans (Mara.) 3:14
 regius (Bole.) 7:11
 repandum (Hydn.) 13:45
 reticulatus (Bolb.) **19:46**
 reticulatus var. aleuriatus (Bolb.) 19:46
 rheophylla (Desc.) 25:12
 rhodopurpureus (Bole.) **13:44**, 7:8, 24:43
 rhodopurpureus fo. polypurpureus
 (Bole.) 7:8
 rhodopurpureus fo. polypurpureus var.
 gallicus (Bole.) 7:8
 rhodopurpureus fo. xanthopurpureus
 (Bole.) 7:8
 rhodoxanthus (Bole.) 7:9
 ricciae (Neot.) **22:23**, 22:23*
 rickeniana (Cono.) 12:14
 rickenii (Cono.) 12:15
 rickenii (Phae.) **2:18**
 ripariellus (Xero.) 12:7
 rivulosa (Agro.) **24:19**, 24:19*, 24:20
 robertsii (Cord.) 5:30
 romagnesii (Agar.) 25:7
 romagnesii (Lact.) **17:4**
 roseipes (Plut.) **6:5**
 rosellus (Hypo.) **9:26**
 roseoalbidus (Xero.) 7:11
 roseofractum (Lecc.) 4:28
 roseola (Hyal.) 18:3
 roseola (Moll.) 18:3
 roseolus (Rhiz.) 6:33
 roseotinctum (Lecc.) 4:23
 roseum (Ento.) **15:35**
 rotula (Mara.) 3:12
 rotundifoliae (Lecc.) 4:28
 rubellopes (Cort.) **3:31**
 rubellus (Xero.) 12:8
 ruber (Clat.) 6:28
 ruber fo. flavescens (Clat.) **21:27**, **22:32**,
 21:26*
 ruber var. flavescens (Clat.) **2:16**
 rubescens (Rhiz.) 6:33
 rubicundulus (Cort.) 15:35
 rubicundus (Cort.) **25:32**, 25:34*
 rubiginosa (Cono.) 12:19
 rubinus (Bole.) **2:26**
 rubinus (Chal.) **15:37**
 ruborum (Belo.) 18:5
 ruborum (Arac.) 18:5
 ruborum (Pezi.) 18:5
 ruborum (Tape.) 18:5
 rubra (Aser.) 7:34
 rubroalba (Russ.) **10:26**
 rubrocarminea (Russ.) **15:37**
 rubrosanguineus (Bole.) 7:9
 rufescens (Geas.) 6:30
 rufescens (Lecc.) 4:23
 rufula (Roum.) **24:3**, 24:4*
 rufum (Lecc.) 4:22
 rusticoides (Ento.) **16:38**
 rutilans (Neot.) **16:47**
 rutilans (Pezi.) 16:47
 saccatum fo. parvulum (Geas.) 6:30
 saccharifera (Resi.) **20:41**
 sacchariosmus (Cort.) **3:31**
 salicola (Lecc.) 4:23
 sanguinea var. confusa (Russ.) 5
 sanguinolentum (Ster.) 13:13
 saniosus (Cort.) **3:32**
 scabrosa (Scab.) **20:48**, 20:26*
 scabrosus (Sarc.) **17:30**, **18:11**, 18:23*
 scabrum (Lecc.) 4:26, 6:20
 scandens (Cort.) **3:34**
 schmidelii (Geas.) 6:30
 schreieri (Squa.) **19:32**
 sclerotiorum (Scle.) **25:46**, 25:46*, 25:48

scorodonius (Mara.) 3:12
 semiglobata (Cono.) 12:14
 seperina (Russ.) **11:3**
 seperina var. gaminii (Russ.) 11:6
 seperina var. luteovirens (Russ.) 11:6
 sericellum (Ento.) **23:47**, 23:45*
 sertipes (Cort.) 3:34
 seticeps (Plut.) **6:4**
 sibiricus (Suil.) 6:17, 7:14
 sículus (Bole.) 7:10
 siennophylla (Cono.) 12:18
 siliginea (Cono.) 12:15
 siliginea var. neoantipus (Cono.) 12:17
 silvanus (Resu.) **2:21**
 simile (Geog.) 4:6
 simulatum (Cyst.) **13:42**
 sinensis (Cord.) 5:28
 singeri (Aman.) **2:12**
 sobrius (Cort.) 25:24
 solida (Syzy.) 10:19, 10:23
 sorana (Syzy.) 10:21
 sordescens (Cono.) 12:14
 sordida (Cono.) 12:14
 sordidamaculatus (Cort.) **24:29**, 24:32*
 spadiceus (Xero.) 6:19
 speciosus (Bole.) 7:11
 sphagnophilum (Geog.) 4:6
 spiculoides (Cono.) 12:13
 splachnoides (Mara.) 3:14
 splendidissima (Hygr.) **13:42**
 splendidus (Bole.) 7:9, 13:45
 splendidus ssp. moseri (Bole.) 7:9
 spretus (Bole.) 7:11
 spumeus (Spon.) 15:39
 starbaeckii (Geog.) 4:6
 stellatus (Spha.) 6:32
 stemmatus (Cort.) **3:30**
 stercoreus (Cyat.) 6:29
 stigma (Diat.) 13:13
 stillatus (Dacr.) 13:13
 striatum (Geas.) **13:9**, 6:30
 striatus (Cyat.) 6:29
 strobilaceus (Stro.) 17:28
 suaveolens (Tram.) 3:10
 subanthracinus (Cort.) **3:29**
 subappendiculatus (Bole.) 7:12
 subatra (Anth.) **25:52**, 25:52*
 subcinnamomeum (Lecc.) 4:28
 suberetorum (Russ.) **17:27**
 subfilamentosus (Cort.) **25:35**, 25:37*
 subisabellina (Pezi.) **2:17**
 subolivaceus (Leuc.) **17:24**
 subovalis (Cono.) 12:14, 12:20
 subpallida (Cono.) 12:20
 subpubescens (Cono.) 12:20
 subpurpurascens (Cort.) **25:18**, 25:18*
 subpurpurascens var. tigrinomaculatus
 (Cort.) **24:46**, 24:46*
 subrotundifoliae (Lecc.) 4:28
 subsolida (Syzy.) 10:23
 subtomentosus (Xero.) 6:18, 12:9
 sulfureus (Bole.) 8:16
 sulphureus (Bole.) 7:14
 supravolvata (Aman.) **12:27**
 surrecta (Volv.) **14:29**, **21:46**, 21:25*,
 5:26
 sydowiana (Rust.) **5:16**
 taylorii (Volv.) **14:29**
 tenacellus (Stro.) 3:16
 tener (Hyme.) 6:33
 tenera (Cono.) 12:13
 tenera var. farinodora (Cono.) 12:19
 tenerrimus (Mara.) 3:12
 tenuipes var. rheophylla (Desc.) 25:12
 tenuiramosa (Rama.) **15:39**
 terginus (Mara.) 3:12, 3:14
 testaceoscabrum (Lecc.) 4:23
 thalassinum (Lecc.) 6:20
 tigrinipes (Cort.) **25:20**, 25:20*, 25:21
 titubans (Bolb.) **20:43**
 tlemcenensis (Bole.) 5:36
 tomentosa (Crin.) **11:14**, **23:46**, 23:45*
 tomentosa (Lepi.) **18:40**, 18:25*
 tomentosus (Cort.) 25:27
 torosus (Bole.) 24:42
 torquescens (Mara.) 3:12
 torulosa var. fuscorubra (Russ.) **18:42**
 torvus (Cort.) **25:21**, 25:21*
 trabutii (Mara.) 3:14
 tremulae (Mara.) 3:14
 tricuspidatus (Plut.) **13:40**
 triplex (Geas.) 6:30

triumphans (Cort.) **17:25**
 truncatus (Xero.) 12:7
 truncicola (Clit.) **13:41**
 tuberosa (Coll.) 5:28, 11:11, 16:43
 tumefaciens (Chri.) 10:15
 tumefaciens (Syzy.) **10:15**, 10:22
 turci (Russ.) **13:44**
 ulicis (Phae.) **25:53**, 25:53*
 umbrinoides (Lecc.) 4:27
 umbrinoides (Lyco.) **20:3**, 20:23*
 umbrinolutea (Aman.) **22:20**, 22:20*
 urens (Mara.) 3:12
 utriiformis (Calv.) 6:31
 vaillantii (Mara.) 3:14, 3:16
 valentini (Cort.) **3:32**
 varia var. pseudoammophila (Pezi.)
 19:34
 variegans (Agar.) 25:6
 variegatus (Mela.) **9:25**
 variicolor (Lecc.) 4:26, 6:20
 variicolor fo. atrostellatum (Lecc.) 4:26
 variicolor fo. sphagnorum (Lecc.) 4:26
 variicolor var. bertauxii (Lecc.) 4:27
 variisporus (Dacr.) **3:18**
 velutipes (Agar.) 7:3
 velutipes (Coll.) 7:3
 velutipes (Flam.) **7:3**
 velutipes (Pleu.) 7:3
 velutipes var. lactea (Flam.) 7:3
 velutipes var. pratensis (Flam.) 7:3
 venosa (Disc.) **13:46**
 venosus (Choi.) 15:39
 venturii (Bole.) 7:13
 verna (Aman.) 8:6
 verna var. decipiens (Aman.) **18:38**, 8:3
 verrucipes (Mela.) **15:36**
 verrucosum (Scle.) 6:32
 versicolor (Prop.) 13:12
 versicolor (Psil.) **21:18**
 versicolor (Tram.) 3:11
 versicolor (Xero.) 6:19
 versiformis (Chlo.) **18:46**
 versipelle (Lecc.) 4:23
 vesca (Russ.) **15:29**
 violacea (Russ.) **15:37**
 viridifusca (Pezi.) **18:46**
 viridis (Prop.) **22:50**, 22:50*
 virosa (Aman.) 8:6
 virosa var. levipes (Aman.) **14:5**, **17:25**,
19:30, 19:24*
 viscidus (Suil.) 6:17
 vitellinus var. fragilis (Bolb.) 20:43
 vitellinus var. titubans (Bolb.) 20:43
 vleugelianum (Geog.) 4:6
 volvata (Psal.) 17:13
 volvatus (Agar.) **5:32**, 17:13
 vulgaris (Hyal.) 13:12
 vulgaris (Rhiz.) 6:33
 vulgatum (Geas.) 6:30
 vulpinum (Lecc.) 4:23
 waterstonii (Komp.) 20:8
 wettsteinii (Mara.) 3:12
 whitei (Inoc.) 22:51
 wynnei (Mara.) 3:14
 xantha (Antr.) **23:44**, 23:45*
 xanthocyaneus (Bole.) 7:10
 xanthophylla (Lepi.) **4:31**
 xanthus (Xero.) 12:9
 xerampelina var. pascua (Russ.) 23:32
 xerophilus (Cort.) **3:29**
 xeruloides (Xeru.) **21:46**
 xylemicola (Ungu.) **21:18**

Nous tenons à remercier Monsieur Jean-Pierre DUBUS pour la saisie des données et
 la réalisation de ce travail pour une utilisation pratique des tables ci-dessus.





Leccinum quercinum