par M. BON

INTRODUCTION: Cf. le genre Galera (notes mycologiques n°!)

Dans le cas des Russules il eut été trop long de faire une clé pour chaque liste d'espèces ; néanmoins nous les avons classées par affinité :

- . soit en utilisant un nom de tribu ou de groupe
- . . soit à l'aide du code suivant concernant
  - les saveurs : D = douces ; A = âcres
  - les sporées : B (blanc) ; C (crème) ; O (ocre) ; J (jaune)

(les compactes sont souvent mises à part)

#### I - MATERIEL NECESSAIRE :

#### Réactifs :

- . Congo ammoniacal: rouge Congo 1% (ammoniaque pure)
- . Fuschine de Ziehl: (bactériologique)

Fuschine 1% dans solution aqueuse de Phénol 5% (se trouve toute préparée en pharmacie ou dans les laboratoires d'analyses médicales)

- · Acide chlorhydrique: 5%
- . Réactif de Melzer

Solution aqueuse de Chloral hydraté 30%) Solution de Lugol fort (Iode 2%) (à parties égales

ou bien :

Solution de Chloral : 4 parties Teinture d'Iode : 1 partie

. Sulfobenzaldéhyde :

Aldéhyde benzoïque et acide sulfurique pur à parties égales (la préparation devient rapidement noire, mais la conservation est pratiquement illimitée contrairement à la sulfovanilline qui doit être préparée extemporanément et donne des réactions plus faibles (gris-rosé) et même nulles sur exsicata)

. Lames et couvre-objets, scalpel, ou aiguille lancéolée

#### II - ETUDE de la CUTICULE

La chair des Russules est composée de sphérocystes ou d'îlots de sphérocystes

parcourus par des laticifères et présente de ce fait une grande monotonie pour le systématicien ; seule la réaction des laticifères à la sulfobenzaldéhyde peut fournir un caractère différentiel, surtout en ce qui concerne le cortex supérieur du pied (ROMAGNESI).

Par contre la partie externe (épicutis) du chapeau comporte seule des éléments filamenteux ou particuliers dont l'étude peut largement suffire à la détermination

de la plupart des espèces.

De nombreux collègues pensant que l'étude des Russules nécessite un matériel important, nous allons exposer ici notre méthode dite "de campagne" qui nous a permis d'étudier les Russules même dans l'incommodité d'une chambre d'hôtel, avec le minimum de matériel.

### I) Prélèvement :

- a) Le scalp permet l'étude de la surface externe en "vue aérienne", il n'a pratiquement aucun intérêt pour les Russules
- b) La coupe radiale permet l'étude des différentes couches en gardant leur orientation et leurs rapports, elle demande une certaine dextérité et doit être exécutée magistralement pour être efficace; on ne l'utilisera éventuellement que pour l'étude de l'hypocutis (R. rosea par exemple)
- c) Le simple "grattage", avec la pointe d'un scalpel ou d'une aiguille lancéolée présente l'avantage de pouvoir être pratiqué sans aucun entraînement et d'être largement suffisant pour l'étude des éléments terminaux de l'épicutis, après dissociation par percussion. Evidemment il ne faut plus chercher une quelconque orientation, les extrêmités des hyphes étant souvent dispersées en tous sens.

### 2) Colorations:

- a) Une simple observation dans l'eau peut être effectuée sur matériel frais (étude des pigments)
- b) Congo ammoniacal: indispensable pour l'étude des exsicata (regonflant et colorant)
  Observation d'ensemble et croquis des différents éléments
  Avec un peu d'habitude on peut discerner les éléments mis en évidence par les deux méthodes suivantes et supprimer ces préparations pour un grand nombre d'espèces. Les dermatocystides montrent un contenu pailleté, réfringent et les hyphes primordiales ressemblent à des gros poils hyalins, cylindriques
- c) Méthode différentielle dite "de Melzer" :

Principe: Coloration à la fuschine et décoloration chlorhydrique qui ne concerne pas les granulations dites acidorésistantes de certaines hyphes (hyphes primordiales incrustées) = HP + F A EO

Mode opératoire (simplifié) : Sur une lame porte-objet déposer dans un coin (par exemple : F) une goutte de fuschine, introduire une parcelle d'épicutis (grattage) pendant 5 à 10 minutes ; transporter ensuite à l'aide d'un scalpel ou d'une aiguille lancéolée la parcelle vers une goutte d'eau (par exemple : E) et laver quelques secondes. Disposer au centre (A) une goutte d'acide chlorhydrique (2%), y transporter la parcelle, couvrir d'une lamelle, dissocier rapidement et observer aussitôt. La préparation se décolore et seules les granulations externes de certaines hyphes restent rouges (granulations acido-résistantes) et parfois quelques vacuoles internes, en général dans les dermatocystides (S.B.A. +). Observer la grosseur et l'emplacement des granulations parfois aussi leur labilité (éparses dans la préparation). On peut faire un dessin, mais la décoloration risque d'être complète après 5 minutes.

N.B. Ne pas confondre les granulations (externes) avec certains pigments vacuolaires rouges (internes), exemple: Romellii, Erythropoda, Atropurpurea

d) Sulfobenzaldéhyde (S.B.A.), Réactif micro-chimique utilisé simplement pour observer le noircissement (S.B.A. +) de certains éléments (dermatocystides et laticifères), leur inaction (S.B.A. -) ou un grisonnement intermédiaire (S.B.A. -). La brutalité et l'opacité du réactif ne facilitent pas l'observation des formes (cf. Congo); seule la présence de bâtonnets noirs ou sombres permet de diagnostiquer la réaction des dermatocystides (terminales) et laticifères (internes).

La réaction S.B.A. servira aussi dans l'étude des laticifères du cortex du sommet du stipe qui présente seule un intérêt en systématique (integroîdinae), cf. plus loin.

On peut utiliser la sulfovanilline (quelques cristaux de Vanilline, dans une goutte d'acide sulfurique, extemporanément) mais la réaction (S.V. +) est plus faible (gris-rosé) ou nulle sur exsicata (S.V. -).

## CLASSIFICATION des DERMATOCYSTIDES

1) Par la quantité :

. abondantes : la plupart des Piperinae (Emetica sardonia etc...), des Insidiosinae (Cuprea decipiens etc...) Puellarinae et Laricinae.

. Rares, subnulles ou d'observation délicate :

. D.B. : R. cyanoxantha, heterophylla, vesca

D.C.: Mustelina

D.J.: Curtipes (cf. aussi Pectinatae)

Nulles: Olivaceinae (Olivacea, Alutacea, Vinosobrunnea)
Aurata, Cremeoavellanea, Ochroleuca
cf. aussi Incrustatae (H.P. +) (= groupes Rosea, Lilacea,
Chamaeleontina, Turci etc...)

- 2) Par la réaction aux sulfoaldéhydes (Sulfobenzaldéhyde)
  - S.B.A. + (= noir) ou S.V. (gris-rosé) : cas fréquent
  - S.B.A. ± (=gris) ou corpuscules noirs peu abondants ; Sulfovanilline souvent nulle:
    - D.B.: Heterophylla, Vesca
    - D.O.: Xerampelina et voisines (Viridantinae)
    - D.J.: Romellii
    - A.B.: Foetens et Subfoetens (cf. aussi Pectinatae)
  - S.B.A. : Lepida, Amarissima
- 3) Par leur forme et leur cloisonnement

N.B.: Les dermatocystides sont assez variables dans une même espèce ou une même préparation, il faut quelquefois plusieurs observations pour conclure.

## 0 (1) Cloison:

A) Cylindracées fusiformes :

a) Sommet obtus ou légèrement atténué : cas fréquent rencontré dans de nombreuses cuticules

b) Sommet étranglé, obtus (capité) :
Adusta, Pseudodelica, Laurocerasi (Fragrans)
D.C.: Mustelina, Aeruginea, Medulata, Parazurea

D.O.: groupe Xerampelina (P.P.)
A.B.: Luteotacta, Atropurpurea

A.O.: Persicina (Rubrata)

c) Sommet pluricapité (souvent bifide):
Nigricantinae (Acrifolia, Densifolia, Adusta et
Anthracina)

d) Sommet plusieurs fois étranglé (en chaînette) : Delica, Acrifolia

D.J.: Font-queri

A.B.: Farinipes, Foetens, Pectinatoides, Amoenolens

A.O.: Torulosa

e) Sommet mucroné ou brusquement atténué (en

D.B.: (dermatocystides grêles)

Cyanoxantha et affines

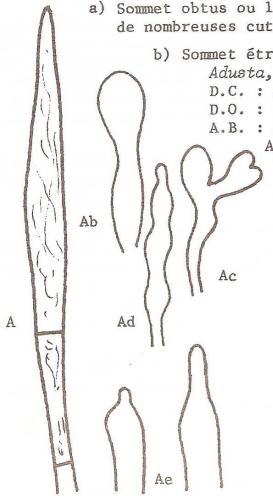
D.C.: Grisea, Anatina, Medullata

D.O.: Xerampelina (var.). D.J.: Borealis

A.B.: Luteotacta, Atropurpurea + Ingratae (Farinipes, Foetens, Subfoetens)

A.C.: Violacea, Cavipes. A.J.: Maculata

A.O.: Exalbicans, Sardonia, Queletii, Torulosa.
Rhodopoda



B) Clavées à somm

B) Clavées à sommet obtus (sommet en tétine cf. ci-dessus)

petites (- de 50 x 5μ): Heterophylla, Vesca

moyennes (50-100 x 6-10μ): cas fréquent

allongées (dernier article + de 100μ): Persicina, Sara

allongées (dernier article + de 100µ) : Persicina, Sardonia, Fuscorubra, Alnetorum

C) Coniques, courtes:

Pectinatae (Amoenolens, Livescens, Pectinatoïdes) cf. Parazurea

## 1-2-3-4 Cloisons :

A') Clavées ou à articles renflés (cloisons rétrécies)  $(x 6-15\mu)$ :

D.O.: Rhodella, Versicolor

D.J.: Melzeri, Odorata

A.B.: Emetica, Mairei, Fragilis

A.C.: Clariana, Violacea

A.O.: Sanguinea

A.J.: Cuprea, Transiens, Veternosa, Lundellii, Vinosopurpurea

## B') Cylindracées (x5-7μ):

D.O.: Velenovskyi, Puellula, Nitida, Viscida

D.J.: Odorata, Aurantiaca

A.C.: Consobrina, Fellea. Violacea

## + de 4-5 cloisons:

D.O.: Terenopus, Versatilis, Melliolens, Lilacinopunctata

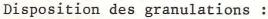
D.J.: Odorata, Carpini

(cf. aussi Cuprea, Cessans et Viscida ?)

A.C.: Pelargonia

#### CLASSIFICATIONS des ESPECES à INCRUSTATIONS ACIDO-RESISTANTES (H.P. +)

Les espèces âcres (sauf *Rubra* et (?) *Ochroleuca*) sont privées d'hyphes incrustées, on pourra se passer de faire un Ziehl sur les récoltes de Poivrées, Insidieuses et Ingrates.



1) Sur toute la longueur :

a) Granulations grossières (3-6μ), c'est-à-dire atteignant parfois le diamètre de l'hyphe elle-même :

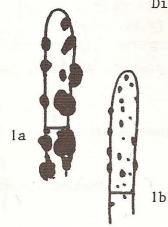
Chamaeleontinae typiques (Lutea, Vitellina etc...) +

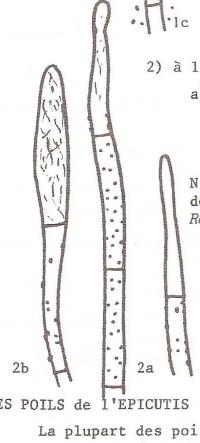
Claroflava, Vinosa, (cf. aussi : Melitodes et Emeticicolor)ainsi que Pseudo-integra à H.P. allongées
200μ et plus

b) Granulations moyennes (1-2µ) (sans dermatocystides)
H.P. grêles (x3-6µ): Sp.bl.: Lilaceinae, Roseinae
(inclus Pseudo-integra)

: Sp.j. : Sericatula, Mollis, Caerulea (avec dermatocystides; cf. alinéa 2 b)

H.P. épaisses (x 5-8μ): Amethystinae (Azurea, Roseipes, Turci, Amethystina)





0

2

c) Granulations fines ou labiles (H.P. atypiques ou mêlées à des dermatocystides elles-mêmes plus ou moins incrustées):

D.O.: Paludosa, Velenovskyi

D.J.: Cremeoavellanea

A.B.: Livescens (H.P. acido-labiles), Ochroleuca A.O.: Rubra (cf. aussi Lepida, Amarissima, Viscida)

#### 2) à la base :

a) De poils atténués au sommet (le dernier article est souvent pratiquement nu):

D.B.: Erubescens (+ Zvarae?)

D.J.: Integra, Meliodes, Carminipes, Cremeoavellanea

N.B.: le sommet des H.P. typiques peut être partiellement dénudé (10-20µ), atténué ou étranglé: Pseudo-integra, Lilacea Rosea, Claroflava, Sericatula, Mollis (2 c)

b) de dermatocystides typiques (S.B.A. +)

D.O.: Velenovskyi, Melitodes (cf. Viscida)

D.J.: Aurantiaca, Borealis, Cremeoavellanea, Integra,

Carminipes

A.O. : cf. Rubra

ou atypiques (S.B.A. -) : Lepida, Amarissima

LES POILS de l'EPICUTIS (="chevelu" selon ROMAGNESI)

La plupart des poils sont cylindracés obtus (fig. 0), plus ou moins cloisonnés (par exemple : articles de  $30-50 \times 2-5\mu$ ), nous ne retiendrons que quelques cas particuliers soit par la taille, soit par la forme.

1) Poils grêles, allongés (50-100 x 1-3 $\mu$ , au moins pour le dernier article) :

Pseudo-delica, Pallidospora. D.B.: Cyanoxantha

D.O.: Versatilis, Puellula, Brunneo-violacea, Font-queri (cf. Paludosa ≠Velenovskyi)

D.J.: Integra, Romellii, Rubro-alba (+ Carminipes ?)

A.B.: Raoultii; A.C.: Cavipes (# Violacea)

A.J.: cf. Urentinae (+ Vinoso-purpurea?; Bresadoliana)

2) Poils plus ou moins ramifiés ou digités (cellule basale commune épaissie) :

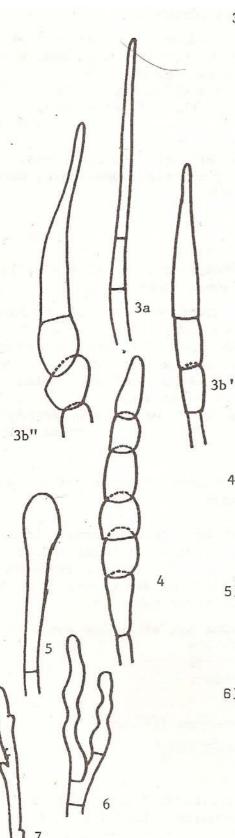
D.B.: Heterophylla, Vesca

D.C.: Grisea, Aeruginea, Brunneo-violacea

D.J.: Olivaceinae, Carpini

A.B. : Raoultii

A.J.: Urentinae (Cuprea etc...) + Vinoso-purpurea



3) Extrémités atténuées (poils subulés, coniques)

a) articles basaux, cylindracés non épaissis (= poils

D.B.: Heteroderma, Lepidicolor (H.P. +) grele

D.C.: Viscida, Melliolens, Brunneo-violacea (D +)

D.O.: Font-queri, Versatilis, Odorata (+ Velenovskyi)

D.J.: Curtipes, Integra, Melitodes, Romellii, Rubro-alba

A.B.: Raoultii, luteotacta, Livescens, Pectinatoides

A.C. : Clariana (# Violacea) + Laurocerasi (type ?)

A.J.: Badia, Transiens, Gigasperma, Adulterina, Vinoso-purpurea, Decipiens

b) articles basaux plus ou moins renflés ou épaissis (= p. coniques)

## (b') cylindracés :

D.B.: Heterophylla

D.C.: Parazurea, Grisea, Ionochlora, Anatina, Pseudo-aeruginea

A.C. : Livescens

dessus (3 b)

(b") <u>sub-globuleux</u> isodiamétriques (cf. Viridantinae) : Virescens, Violeipes

ou simplement renflés : Amoena, Amoenicolor N.B. On peut trouver des intermédiaires vers le groupe suivant par raccourcissement du dernier article

4) Cloisons rapprochées (= articles subisodiamétriques en chaînettes) au moins à partir du 2ème ou 3ème article)

Nombreuses Griseinae (Ionochlora, Medullata, Galochroa, Subterfurcata); cf. Melzeri, Aurata? et note ci-

5) Sommet clavé, épaissi, en boule ou capité:
 Douces, H.P.+, D - : Toutes les Chamaeleontinae (Lutea,
 Pseudo-integra, Roseicolor, Vitellina, Olivascens,
 Sub-compacta etc...)
Acres, H.P.-, D+ : Persicina, Fellea, Maculata

6) Cylindracés flexueux à plus ou moins étranglés. Ce cas se rapproche du type banal et sert surtout pour la comparaison avec des espèces voisines, par exemple:

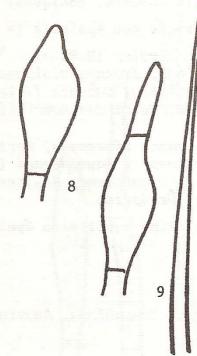
Campestris (≠ Integra) Violacea (≠ Clariana) Fuscorubra (≠ Queletii) Viscida (≠ Melliolens).

cf. aussi : Foetens, Subfoetens, Rosea, Nitida, Versicolor, Carminipes, Lutensis et Rubra

7) Diverticulés (nodules souvent visibles seulement à l'immersion) :

Urentinae (Cuprea, Urens, Pseudo-firmula, Gigasperma etc...) + Lutensis, Laeta, Torulosa, Exalbicans et

Gracillima dans une moindre mesure



8) Ampullacés, à sommet en tétine :

Sericatula, Olivacea, Alutacea (Vinosobrunnea ?),
Viridantinae (Xerampelina et nombreuses espèces à poils
variés dont l'étude est à peine ébauchée)
+ les cas particuliers des alinéas précédents : Langei,
Cremeoavellanea, Borealis (Laeta), Virescens, Chamaeleontina

9) Crins: Poils subulés, allongés, particuliers, à paroi épaisse et plus ou moins colorée (ROMAGNESI); Heterophylla et Vesca

#### LES PIGMENTS:

Observation : dans l'eau sur matériel frais, (la plupart sont dissous par l'ammoniaque)

1) Extracellulaires : inexistants chez Russula (\neq Lactarius)
Membranaires : rares (Ingratae)

en particulier : Foetens, Ochroleuca, Fellea
N.B.: Le pigment est souvent acido-résistant et risque
de provoquer une confusion avec les hyphes primordiales
moins visible chez Pectinatae

cf. aussi : crins de R. vesca (# Heterophylla à pigment nul)

## 2) Intracellulaires (vacuolaires):

- a) diffus : difficiles à observer, sauf condensation particulière dûe aux conditions atmosphériques (ROMAGNESI)
- b) granulaires : (plus facilement observables = granulations sphériques, bleu-gris violacé (Griseinae) ou pourpré (Vesca) : Heterophyllae (= groupes Heterophylla, Grisea et Cyanoxantha). La recherche de ces pigments permet par exemple la différentiation des sosies de R. grisea, des Integrinae, Urentinae, Puellarinae, Amoeninae

N.B.: Bien régler l'éclairage du microscope, attention aux artefacts

# 3) Nécropigments:

s'observent chez les espèces :

. noircissantes : (Nigricantinae)

. brunissantes : (Melliolentinae et quelques Viridantinae)

#### LE REVETEMENT du STIPE :

Nous avons déjà montré l'importance des laticifères S.B.A.+ dans le revêtement du stipe. On pourra noter aussi la présence de dermatocystides chez les espèces dont le chapeau en est privé (Chamaeleontinae, Integroîdinae, + Aurata, Ochroleuca) (pour tout complément cf. ROMAGNESI "les Russules", p.63-64).

- (H.P. = hyphes primordiales ; D = dermatocystides ; S.B.A. = sulfobenzaldéhyde) Systématique selon H. ROMAGNESI
- 1) H.P.+/D- a) sp. blanche:

  Roseinae et Lilaceinae
  - b) sp. jaune:
    - . laticifères S.B.A.+, poils cylindracés : Integroîdinae
    - . laticifères S.B.A. +, poils capités : Chamaeleontinae
    - . laticifères S.B.A.-, H.P. épaisses (5-8μ) : Amethystinae
  - D+ (S.B.A.+) laticifères S.B.A.+
    - a) polychromes: quelques Integrinae (Integra, Carminipes, Melitodes)
    - b) coccinées : sp. ocre : Paludosinae
      - sp. jaune : Laetinae (p.p.)
    - (S.B.A.-): cf. Lepida, Amarissima
- 2) H.P.-/D+ a) espèces âcres :
  - . ocres, grises, brunes : Ingratae
    - D: 0-1 Cloison/normales: Foetentinae

/courtes ou coniques: Pectinatae

- D: 2-3 cloisons: Felleinae et Citrinae
- . polychromes :
  - sp. blanche: Piperinae (Emeticinae, Atro-purpurinae)
  - sp. crème : Violaceinae
  - sp. ocre : Sanguininae, Persicinae
  - sp. jaune : Insidiosinae
    - poils diverticulés, D. pluricloisonnées = Urentinae
    - poils normaux, D. 0-2 cl. : Maculatinae
- b) espèces douces :
  - sp. blanche, dermatocystides grêles : Heterophyllinae
  - sp. crème, D. normales (parfois rares) : Griseinae
  - sp. ocre à jaune :
  - . basides courtes, espèces fragiles : Tenellae
  - . basides normales, espèces robustes : Polychromae p.p. (Melliolentinae, Viridantinae)
- D- a) sp. pâle : cystides hyméniales, pas de poils marginaux,

  Nigricans, Virescens

  poils marginaux sans cystides : Amoeninae
  - b) sp. jaune : Olivaceinae (+ Curtipes, Aurata)
    (ce sont les cuticules "sans rien" de BLUM)

Les basides :

Généralement tétrasporiques (accidentellement 2-3 stérigmates, mais il n'y a pas d'espèces bisporiques)

- . Taille et forme : (systématique H. ROMAGNESI)
  - type normal :  $40-65 \times 10-15\mu(L/1 = moins de 5)$
  - . type court :  $25-50 \times 6-12\mu(L/1 \text{ id.})$ Tenellae (Puellarinae, Sphagnophilae, Laricinae) Chamaeleontinae, Lilacinae, Violaceinae (+ Roseinae ?)
  - . type svelte :  $35-60 \times 5-10 \mu (L/1 = plus de 5, jusque 8 et 9)$ Nigricantinae Heterophylla et Vesca

## Les cystides :

. Forme : monotone (cylindracée fusiforme) et peu spécifique ; les plus ventrues sont observées chez les espèces âcres et Griseinae (x 12-16 chez Urentinae). Le sommet est en général appendiculé (les plus vieilles).

Sommet étranglé (plusieurs fois) : Nigricantinae (fig. A.) Cas particulier : cystide entourée(sauf au sommet) d'un manchon muqueux, soluble dans l'ammoniaque (MELZER) : R. pseudo-integra

(observer dans l'eau)

Taille: type classique: 60-80 x 8-16µ type court (proportionnel aux basides) 40-60 x 8-12µ mêmes espèces que basides courtes (Tenellae etc...)

> . Chimie: la plupart: S.B.A.+ (cf. dermatocystides) S.B.A. -: Pseudo-delica, Albonigra Lepida, amarissima

. Localisation : à la fois faciales et marginales

. Poils marginaux : cas particulier des Amoeninae (Amoena, Violeipes et Amoenicolor). De forme semblable à celle des poils cuticulaires des mêmes espèces (coniques), S.B.A.- (fig. B)

## Les spores :

Observation : Réactif de Melzer, de préférence sur sporée ; dans le cas d'une dilacération de lame, ne pas tenir compte des jeunes spores mal formées.

Importance spécifique ou variétale

Il est impossible de détailler ici toutes les spores de Russules ce qui demanderait une étude approfondie, aussi renvoyons-nous le lecteur aux excellents ouvrages de H. ROMAGNESI et J. BLUM où chaque espèce est accompagnée d'un croquis de la spore.

Néanmoins, il est possible d'établir des types précis selon le tableau cicontre où des dessins théoriques de spores ont été représentés avec :

en ordonnée : la hauteur croissante de l'ornementation

 $(1 = \text{subnulle}, \text{ ou peu visible en coupe optique}; 2 = \text{vers } 0,5\mu$ ; 3 =  $1\mu$  et +)

en abcisse : la fréquence des lignes reliantes et anastomoses

A : isolement complet ; B : quelques verrues jumelées ou courtes crêtes

C : crêtes plus ou moins allongées et ramifiées (libres)

D : réticule complet ou pas de verrues libres

	A	2	I / C	D
4		( in		
2				
3			(5.67)	

Quelques espèces correspondent à peu près à ces cases : 1A (sp. ponctuées) : Sublevispora, Camarophylla

1B : Albonigra, Rosea

1C: Nigricans

1D: Anthracina, Melliolens

2A (sp. verruqueuses): Cyanoxantha, Vesca, Farinipes, Zonatula 2B: Velenovskyi, Heterophylla, Ionochlora, Medullata, Luteotacta

2C: Delica, Emetica, Pseudo-aeruginea, Sardonia, Torulosa 2DD::Fellea, Turci, Raoultii, Mairei, Amarissima, Fragilis

3A (sp. échinulées) (ép. obtuses) : Foetens, Violacea, Cuprea, Veternosa, Olivascens, Puellaris, Melzeri, Olivacea, Carpini, Aurantiaca

(sp. spinuleuses) (ép. aiguës) : Aerina, Melitodes, Integra, Adulterina, Innocua

3B : Paludosa, Pectinatoïdes

3C : Alutacea

3D : Violeipes (cf. Laurocerasi) Rommelii, Aurata, Decolorans

Il existe évidemment de nombreux intermédiaires tant par la hauteur des ornements que par leurs liaisons ; il est facile d'utiliser le code par un signe composé :

1-2A: Firmula, Ionochlora 2-3C : Odorata, Cessans, Curtipes

2-3A : Anatina, Cremeoavellanea, Queletii 2-3D : Atropurpurea, Aurata, Rommelii 1C-D : Adusta

2B-C: Zvarae, Puellula 2A-B : Lutensis, Nitida

3A-B : Nauseosa

Même ainsi modifié le code sera encore insuffisant car il ne tient pas compte de la forme des crêtes, de leur régularité, leur disposition en zébrures ou de la présence de "caténules" qui sont des chaînes de verrues plus ou moins rapprochées (Viscida, fig. C) ; de même, la finesse de certains trabécules (par exemple de type 1) par rapport au relief de type 2 ou 3, (Consobrina, Emetica, Lepida, Cavipes, Atropurpurea, Cessans, Xerampelina, Claroflava). Ces variantes ne pourront être notées que par un bon croquis ou une description détaillée. Le

cas le plus remarquable est celui de la spore ailée (= crêtes de plus de 2µ de hauteur) du groupe Laurocerasi (fig. D). La forme des épines peut intervenir, c'est pourquoi nous avons divisé le groupe 3A en deux parties : les spores à verrues obtuses étant dites "échinulées" et celles à verrues aigues "spinuleuses". On pourra noter aussi la faible densité des ornementations (Transiens # Cuprea, Vinoso-purpures Vesca, Heterophylla, Subterfurcata, Mollis # Olivascens, Vinosa,

Lilacea # Erubescens, Gracillima # Exalbicans) ou leur faible amyloïdité. (pour complément d'information voir ROMAGNESI : Les Russules, p.36 à 46).

- . Spores variables : certaines espèces peuvent montrer sur une même sporée des types de spores tellement variés qu'il n'est pas commode de les classer: Virescens, Badia, Pelargonia, Maculata et Decipiens. Evidemment s'il s'agit de récoltes différentes il est toujours possible de les décrire sous un nom de forme (Globispora, Brevispinosa, Retispora etc...).
- Du point de vue forme, le tableau représente le type de spore le plus fréquent (8-10 x 6-8 $\mu$ ) L:1 = 1,2-1,3
- . Variation de taille :

6-7 x 4-5µ: Heterophylla et Vesca (les plus petites du genre), Roseinae + Rubrocarminea, Olivaceo-violascens

8(9) x 5(6) µ: Griseinae, Pectinatae + Puellaris, Versatilis et Atrorubens

(9)10 x (7)8μ : Nitida, Nauseosa, Cessans, Paludosa, Rommelii

11 x 8,5pet + : Integra, maculata, Cuprea (jusque 15p pour la var. Gigasperma)

- . Variation de forme :
  - ·a) allongement (L:1 vers 1,5 et +) : Versicolor, Aeruginea (cf. aussi Exalbicans)
  - b) tendance sub-globuleuse (L/1 vers 1) : Melliolens, Adusta, Amoena, Brunneo-violacea, Smaragdina, même parfaitement globuleuse chez Laurocerasi (en particulier V. fragrans)

Plage hilaire : (supra-appendiculaire)

Cette plage a été volontairement oubliée pour simplifier les croquis ci-dessus. C'est une zone non ornementée qui se trouve immédiatement au-dessus de l'attache sporale que l'on nomme hile ou appendice selon les auteurs. Si elle est amyloïde elle est entièrement noire, surtout vers la périphérie (cas fréquent (fig. E) ; sinon elle est hyaline : Nigricantinae (fig. F).

Amyloidité faible (grisâtre) : Melliolens, Rosea, Rubra, Pseudo-

delica, Heterophyllinae et Griseinae.