



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved

### ภาคผนวกที่ 1. การคำนวณหาความเข้มข้นของสารสกัด

กำหนดให้ความเข้มข้นของสารสกัด 10,000 ppm = สารสกัด 10 กรัม / อาหาร PDA 1,000 มล.

คือ ใช้สารสกัด 10 กรัม ผสมกับอาหาร PDA 1,000 มล.

ถ้าใช้สารสกัด 1 กรัม ต้องผสมกับอาหาร PDA  $1 \times 1,000 / 10 = 100$  มล. หรือ 1 กรัม/100 มล. หรือ 1 %

ดังนั้น ความเข้มข้นของสารสกัด 10,000 ppm = 10 กรัม / 1,000 มล.

= 1 กรัม / 100 มล. หรือ 1 %

ที่ความเข้มข้นของสารสกัด 15,000 ppm = สารสกัด 15 กรัม / อาหาร PDA 1,000 มล.

คือ ใช้สารสกัด 15 กรัม ผสมกับอาหาร PDA 1,000 มล.

ถ้า ใช้สารสกัด 1.5 กรัม ต้องผสมกับอาหาร PDA  $1.5 \times 1,000 / 10 = 150$  มล. หรือ 1.5 กรัม/100 มล. หรือ 1.5%

ดังนั้น ความเข้มข้นของสารสกัด 15,000 ppm = 15 กรัม / 1,000 มล.

= 1.5 กรัม / 100 มล. หรือ 1.5%

ที่ความเข้มข้นของสารสกัด 20,000 ppm = สารสกัด 20 กรัม / อาหาร PDA 1,000 มล.

คือ ใช้สารสกัด 20 กรัม ผสมกับอาหาร PDA 1,000 มล.

ถ้า ใช้สารสกัด 2.0 กรัม ต้องผสมกับอาหาร PDA  $2.0 \times 1,000 / 20 = 100$  มล. หรือ 2.0 กรัม / 100 มล. หรือ 2.0%

ดังนั้น ความเข้มข้นของสารสกัด 20,000 ppm = 20 กรัม / 1,000 มล.

= 2.0 กรัม / 100 มล. หรือ 2.0%

การคำนวณหาความเข้มข้นของสารสกัดด้วยน้ำโดยการผสมกับอาหาร PDA ด้วยวิธีการลดน้ำในอาหาร PDA ครั้งหนึ่ง เพื่อคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ของสารสกัดในอาหาร PDA (ลออรัตน์, 2544)

วิธีคำนวณ อาหาร PDA 100 มล. ลดน้ำลง 50 มล. ผสมกับสารสกัดด้วยน้ำ 50 มล.  
สารสกัดด้วยน้ำ 300 มล. ใช้พืชสมุนไพร 150 กรัม

ถ้า สารสกัดด้วยน้ำ 50 มล. ใช้พืชสมุนไพร  $50 \times 150 / 300 = 25$  กรัม หรือ 25 %

ดังนั้น ในสารสกัดด้วยน้ำ 300 มล. จะมีเนื้อสาร 25 กรัม หรือ 25 % ในอาหาร PDA 100 มล.

ในสารสกัดด้วยน้ำ 300 มล. ประกอบด้วยน้ำ 300 มล. ต่อพืชสมุนไพร 150 กรัม เมื่อนำมาปรับความเข้มข้น เพื่อหาปริมาณเนื้อสารจากการลดน้ำในอาหาร PDA ลงครั้งหนึ่ง จะทำให้ทราบปริมาณเนื้อสารเป็น 25 กรัม หรือ 25 % ซึ่งเป็นความเข้มข้นของสารสกัดในอาหาร PDA 100 มล.

ความเข้มข้นของสารสกัดด้วยน้ำที่กำหนด คือ 10, 15, 20, 25 และ 30 กรัม/100 มล. หรือ %

ดังนั้น ต้องคำนวณโดยใช้ปริมาณเนื้อสาร 25 กรัม หรือ % เป็นสารตั้งต้น ตามสูตรการลดปริมาณ  
น้ำในอาหาร PDA ครั้งหนึ่ง

$$\begin{aligned} \text{ดังนี้} \quad 150X_1/300 &= X_2 \text{ กรัม หรือ \%} \\ X_1 &= \text{ปริมาตรของสารสกัดที่ต้องการจากความเข้มข้นของ} \\ &\quad \text{สารสกัดที่กำหนดขึ้น} \\ X_2 &= \text{ความเข้มข้นของสารสกัดที่กำหนดขึ้น} \\ \text{แทนค่าจากสูตร } \frac{1}{2} X_1 &= 25 \\ X_1 &= 50 \text{ มล.} \end{aligned}$$

ดังนั้น ที่ความเข้มข้น 25 เปอร์เซ็นต์ ต้องดูดสารสกัดด้วยน้ำปริมาตร 50 มิลลิลิตร ผสมกับอาหาร  
PDA ที่ลดน้ำลงครั้งหนึ่ง 50 มิลลิลิตร

ตัวอย่าง ความเข้มข้นที่กำหนดให้ 10 เปอร์เซ็นต์

$$\begin{aligned} \text{จากสูตร} \quad \frac{1}{2} X_1 &= X_2 \\ \frac{1}{2} X_1 &= 10 \\ X_1 &= 20 \text{ มล.} \end{aligned}$$

ดังนั้น ที่ความเข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ ต้องดูดสารสกัดด้วยน้ำปริมาตร 20 มิลลิลิตร ผสมกับน้ำ  
สะอาด 30 มิลลิลิตร และผสมกับอาหาร PDA ที่ลดน้ำลงครั้งหนึ่ง 50 มิลลิลิตร

หมายเหตุ ที่ต้องผสมกับน้ำสะอาด 30 มิลลิลิตร เพื่อปรับปริมาตรให้ได้ 100 มิลลิลิตร เมื่อนำไป  
ผสมกับอาหาร PDA ลดน้ำลงครั้งหนึ่ง

ตัวอย่าง ความเข้มข้นที่กำหนดให้ 15 เปอร์เซ็นต์

$$\begin{aligned} \text{จากสูตร} \quad \frac{1}{2} X_1 &= X_2 \\ \frac{1}{2} X_1 &= 15 \\ X_1 &= 30 \text{ มล.} \end{aligned}$$

ดังนั้น ที่ความเข้มข้น 15 เปอร์เซ็นต์ ต้องดูดสารสกัดด้วยน้ำปริมาตร 30 มิลลิลิตร ผสมกับน้ำ  
สะอาด 20 มิลลิลิตร และผสมกับอาหาร PDA ที่ลดน้ำลงครั้งหนึ่ง 50 มิลลิลิตร

ตัวอย่าง ความเข้มข้นที่กำหนดให้ 20 เปอร์เซ็นต์

$$\begin{aligned} \text{จากสูตร} \quad \frac{1}{2} X_1 &= X_2 \\ \frac{1}{2} X_1 &= 20 \\ X_1 &= 40 \text{ มล.} \end{aligned}$$

ดังนั้น ที่ความเข้มข้น 20 เปอร์เซ็นต์ ต้องดูดสารสกัดด้วยน้ำปริมาตร 40 มิลลิลิตร ผสมกับน้ำ สะอาด 10 มิลลิลิตร และผสมกับอาหาร PDA ที่ลดน้ำตาลครึ่งหนึ่ง 50 มิลลิลิตร

ภาคผนวกที่ 2. การตรวจสอบเปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ดพันธุ์ข้าว และเปอร์เซ็นต์การเข้าทำลาย ของเชื้อราด้วย Agar Method (นิรนาม, 2527)

1. สุ่มเมล็ดพันธุ์ข้าวในแต่ละชุดการทดลองจากกรรมวิธี 3.3.1 –3.3.2 ชุดการทดลองละ 4 ๆ ซ้ำละ 100 เมล็ด
2. นำอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA (Potato dextrose agar) เทลงบนจากเพาะเชื้อ แล้วทิ้งไว้ให้เย็น ภายในตู้ถ่ายเชื้อ
3. แช่เมล็ดพันธุ์ข้าวในแต่ละชุดการทดลอง ลงใน 1% Sodium hypochlorite นาน ประมาณ 5 นาที
4. เมื่อครบกำหนดเวลาที่แช่เมล็ดข้าวแล้ว ริน 1% Sodium hypochlorite ที่ล้างเมล็ดด้วย น้ำสะอาดหนึ่งมาเชื้อแล้วอีก 2 ครั้ง จากนั้นจับเมล็ดให้แห้งด้วยกระดาษทิชชูมาเช็ดจน เมล็ดแห้ง
5. คีบเมล็ดมาวางบนจานเพาะเชื้อที่มีอาหาร PDA ภายในตู้ถ่ายเชื้อที่ได้เตรียมไว้แล้ว โดยใช้คีมคีบที่ปลอดเชื้อ คีบเมล็ดข้าวลงบนอาหาร PDA จำนวน 20 เมล็ดต่อจานเพาะเชื้อ
6. เสร็จแล้วนำเมล็ดพันธุ์ที่เพาะในอาหาร PDA ทั้งหมด ออกจากตู้ถ่ายเชื้อ โดยบรรจุลงในถุงพลาสติกใส พร้อมทั้งมัดปากถุงให้แน่นสนิทเพื่อป้องกันการปนเปื้อนจากเชื้อ โรคอื่น ๆ
7. นำไปวางบนชั้นที่เตรียมไว้ ภายใต้อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 7 วัน จากนั้นตรวจดู เปอร์เซ็นต์การเข้าทำลายของเชื้อรา และเปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ดพันธุ์ข้าวได้กล้องจุลทรรศน์แบบ Stereo และกล้องจุลทรรศน์แบบ Compound พร้อมทั้งบันทึกผล

ภาคผนวกที่ 3. การตรวจสอบอาการ โรคที่เกิดบนต้นกล้า และการเจริญเติบโตของต้นกล้าด้วย

Standard Soil Method (นิรนาม, 2527)

1. สุ่มเมล็ดพันธุ์ข้าวในแต่ละชุดการทดลองจากกรรมวิธี 3.3.1 –3.3.2 ชุดการทดลองละ 4 ๆ ซ้ำละ 100 เมล็ด
2. นำดินที่อบฆ่าเชื้อแล้วบรรจุลงในถาดหลุม (multiple pot tray) ขนาด 100 หลุม
3. นำเมล็ดพันธุ์ข้าวที่สุ่มได้จากข้อ 1 มาเพาะลงบนถาดหลุม หลุมละ 1 เมล็ด ภายในโรงเรือน

4. ตรวจนับดูการงอก การเจริญเติบโต และอาการโรคที่เกิดบนต้นกล้า หลังจากเพาะเมล็ดพันธุ์ข้าว 7 วัน, 14 วัน, 21 วัน และ 28 วัน โดยบันทึกจำนวนต้นกล้าที่งอกปกติ เมล็ดที่ไม่งอก และต้นกล้าที่เป็นโรค เช่น ต้นแห้งตาย ต้นขาวซีด ต้นแคระแกรน ปลายใบไหม้ และใบเหลือง
5. เมื่อต้นกล้าอายุครบ 28 วัน ถอนและล้างรากต้นกล้าอย่างระมัดระวังไม่ให้รากขาด และไม่ให้มีดินติดอยู่ที่ราก
6. วัดความยาวรากและลำต้นของต้นกล้าเพื่อหาอัตราการเจริญเติบโตของต้นกล้า แล้วนำไปชั่งน้ำหนักสด พร้อมทั้งบันทึกผล
7. จากนั้นนำต้นกล้าใส่ถุงกระดาษ แล้วนำไปอบแห้งด้วยเครื่อง Hot-air oven ที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3 วัน
8. เมื่อครบ 3 วัน แล้วนำมาชั่งน้ำหนักแห้ง จากนั้นนำค่าน้ำหนักแห้งที่ได้ไปลบค่าน้ำหนักสดในข้อ 7 จะได้น้ำหนักต้นกล้าที่แท้จริง เพื่อหาอัตราการเจริญเติบโตของต้นกล้าอีกครั้ง

ภาคผนวกที่ 4. การจำแนกชนิดสกุลของเชื้อรา *Fusarium* โดยใช้ **Fusarium Interactive Key** ทำการป้อนข้อมูลในแบบฟอร์ม Fuskey (2002) เพื่อทำการจำแนกชนิดของเชื้อรา *Fusarium*

การจำแนก *Fusarium semitectum*

โคโลนี (Colony)

สีของกลุ่ม conidia บนอาหาร PDA (Conidial Mass on PDA)

- ไม่มีสี
- สีครีม
- สีเหลือง
- สีส้ม
- สีน้ำตาล
- สีน้ำตาลค่อนข้างแดง
- สีฟ้า

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright © by Chiang Mai University  
All rights reserved

ขนาดของโคโลนีหลังปลูกเชื้อบนอาหาร PDA 10 วัน

- ไม่เกิด
- น้อยกว่า 3 เซนติเมตร
- 3-7 เซนติเมตร
- มากกว่า 7 เซนติเมตร

ลักษณะของเส้นใยบนอาหาร PDA

- ไม่มี
- มีจำนวนมาก
- มีจำนวนน้อย

สีของโคโลนีได้จําอาหาร PDA

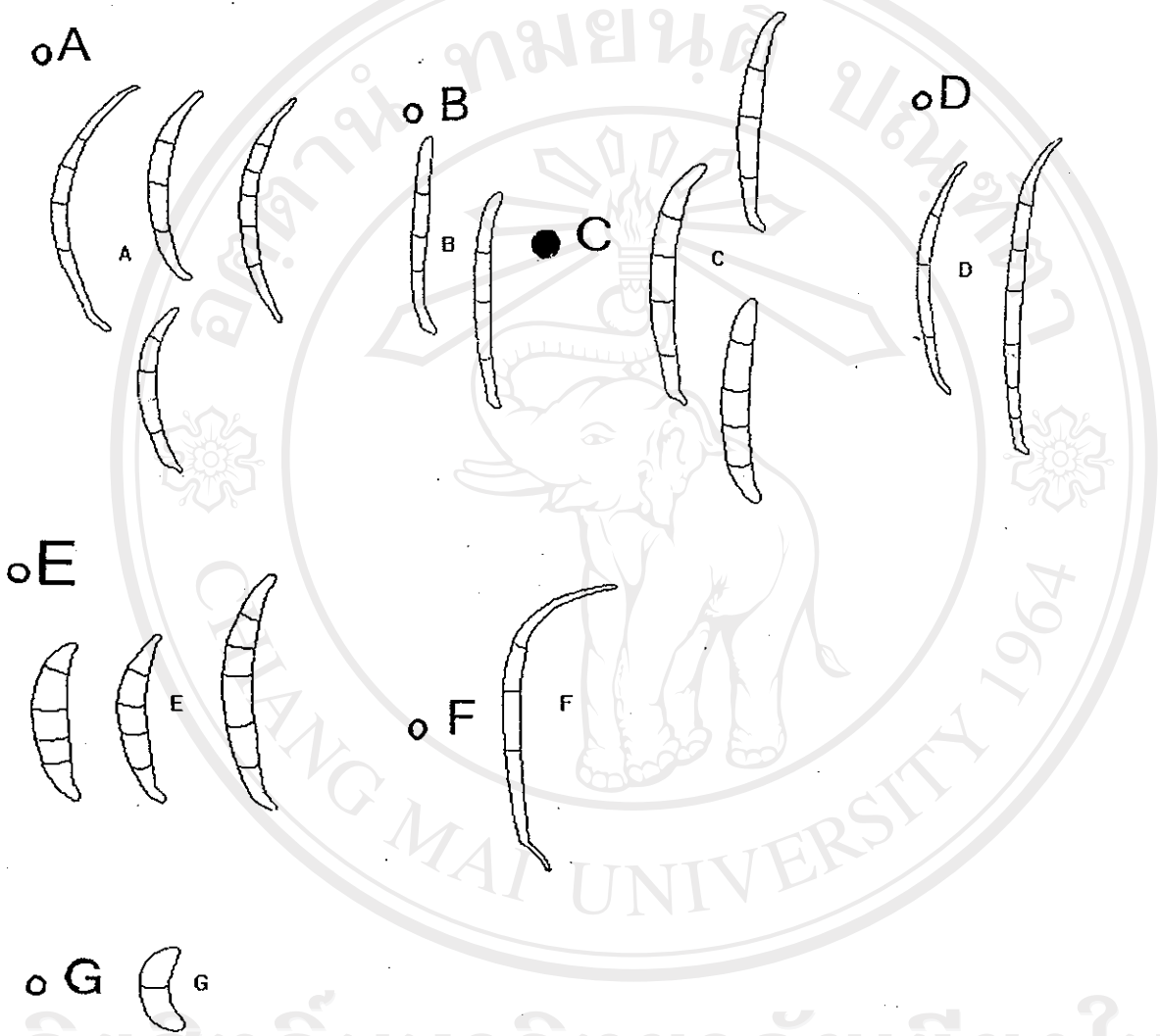
- ไม่มีสี
- สีครีม
- สีน้ำตาล
- สีส้ม
- สีแดง
- สีม่วง

กลิ่น (Odour) ของเชื้อราบนอาหาร PDA

- ไม่มีกลิ่น
- กลิ่นฉุน
- กลิ่นหอม
- Musky

Macroconidia

รูปร่าง Macroconidia (Macroconidia shaped) ของเชื้อรา *Fusarium semitectum*



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved

**ค่าเฉลี่ยความยาวของ Macroconidia ( $\mu\text{m}$ )**20-40( $\mu\text{m}$ )**ค่าเฉลี่ยความกว้างของ Macroconidia ( $\mu\text{m}$ )**มากกว่า 3 ( $\mu\text{m}$ )**ตำแหน่งของ Macroconidia**

- อยู่ใกล้จุดศูนย์กลาง
- อยู่เหนือจุดศูนย์กลาง
- อยู่ใต้จุดศูนย์กลาง

**Apical/ Basal cell****ความยาวของ Apical cell (Apical cell length)**

- น้อยกว่าเซลล์ตำแหน่งสุดท้าย (penultimate cell)
- เท่ากับเซลล์ตำแหน่งสุดท้าย (penultimate cell)
- 1.5 – 2x ยาวกว่าเซลล์ตำแหน่งสุดท้าย (penultimate cell)
- มากกว่า 2X ของเซลล์ตำแหน่งสุดท้าย (penultimate cell)

**รูปร่างของ Apical cell (Apical cell shaped)**

- รูปกรวย (conical)
- รูปตะขอ (hooked)
- รูปร่างค่อนข้างทู่ (blunt)
- รูปร่างคล้ายหัวนม (nipple-like)

**รูปร่างเซลล์ฐาน (Basal cell shaped)**

- รูปเท้า (Notched or foot-shaped)
- ไม่มี foot cell
- เซลล์ฐานขยายออกมากกว่า 2  $\mu\text{m}$  (Basal cell with extension > 2  $\mu\text{m}$ )
- มี papilla



**Chlamyospore**

- ไม่มี
- มี

**Known form**

- เกิดเป็นต่อกันเป็นโซ่
- ไม่เกิดต่อกันเป็นโซ่
- เกิดเดี่ยว ๆ หรือเป็นคู่
- ถูกโซ่
- อยู่ติดกับ microconidia

**แหล่งที่พบ**

- ข้าวโพด
- ข้าวสาลี
- ดิน
- ราก
- ติดมากับแมลง
- ต้นไม้หรือเปลือกไม้
- เมล็ดพืชอื่น ๆ

**แหล่งกำเนิด**

- เขตหนาว
- เขตร้อน

ผลการจำแนก *Fusarium semitectum*

สกุล - ชนิด (Genus Species)	% ความเหมาะสม (matches)
<i>F. semitectum</i>	86.70%
<i>F. oxysporum</i>	80.00%
<i>F. sambucinum</i>	80.00%
<i>F. culmorum</i>	73.30%
<i>F. poae</i>	73.30%
<i>F. graminearum</i>	73.30%
<i>F. tumidum</i>	73.30%
<i>F. nivale</i>	73.30%
<i>F. heterosporum</i>	73.30%
<i>F. moniliforme</i>	66.70%
<i>F. subglutinans</i>	66.70%
<i>F. solani</i>	66.70%
<i>F. graminum</i>	66.70%
<i>F. lateritium</i>	60.00%
<i>F. equiseti</i>	60.00%
<i>F. proliferatum</i>	60.00%
<i>F. tricinctum</i>	60.00%
<i>F. beoforme</i>	60.00%
<i>F. avenaceum</i>	60.00%
<i>F. anthropilum</i>	60.00%
<i>F. nygamai</i>	60.00%
<i>F. crookwellense</i>	53.30%
<i>F. camptoceras</i>	53.30%
<i>F. dimerum</i>	53.30%
<i>F. napiforme</i>	53.30%
<i>F. scirpi</i>	53.30%
<i>F. sporotrichioides</i>	53.30%

<i>F. xylarioides</i>	53.30%
<i>F. dlamini</i>	53.30%
<i>F. polyphialidicum</i>	46.70%
<i>F. merismoides</i>	46.70%
<i>F. compactum</i>	46.70%
<i>F. coccophilum</i>	46.70%
<i>F. chlamydosporum</i>	46.70%
<i>F. acuminatum</i>	46.70%
<i>F. longipes</i>	46.70%
<i>F. decemcellulare</i>	46.70%
<i>F. aquaeductuum</i>	40.00%
<i>F. reticulatum</i>	33.30%
<i>F. larvarium</i>	33.30%
<i>F. tabacinum</i>	20.00%

---

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved

การจำแนก *Fusarium moniliforme*

โคโลนี (Colony)

สีของกลุ่ม conidia บนอาหาร PDA (Conidial Mass on PDA)

- ไม่มีสี
- สีครีม
- สีเหลือง
- สีส้ม
- สีน้ำตาล
- สีน้ำตาลค่อนข้างแดง
- สีฟ้า

ขนาดของโคโลนีหลังปลูกเชื้อบนอาหาร PDA 10 วัน

- ไม่เกิด
- น้อยกว่า 3 เซนติเมตร
- 3-7 เซนติเมตร
- มากกว่า 7 เซนติเมตร

ลักษณะของเส้นใยบนอาหาร PDA

- ไม่มี
- มีจำนวนมาก
- มีจำนวนน้อย

สีของโคโลนีใต้จานอาหาร PDA

- ไม่มีสี
- สีครีม
- สีน้ำตาล
- สีส้ม
- สีแดง
- สีม่วง

กลิ่น (Odour) ของเชื้อราบนอาหาร PDA

- ไม่มีกลิ่น
- กลิ่นฉุน
- กลิ่นหอม
- Musky

### Microconidia

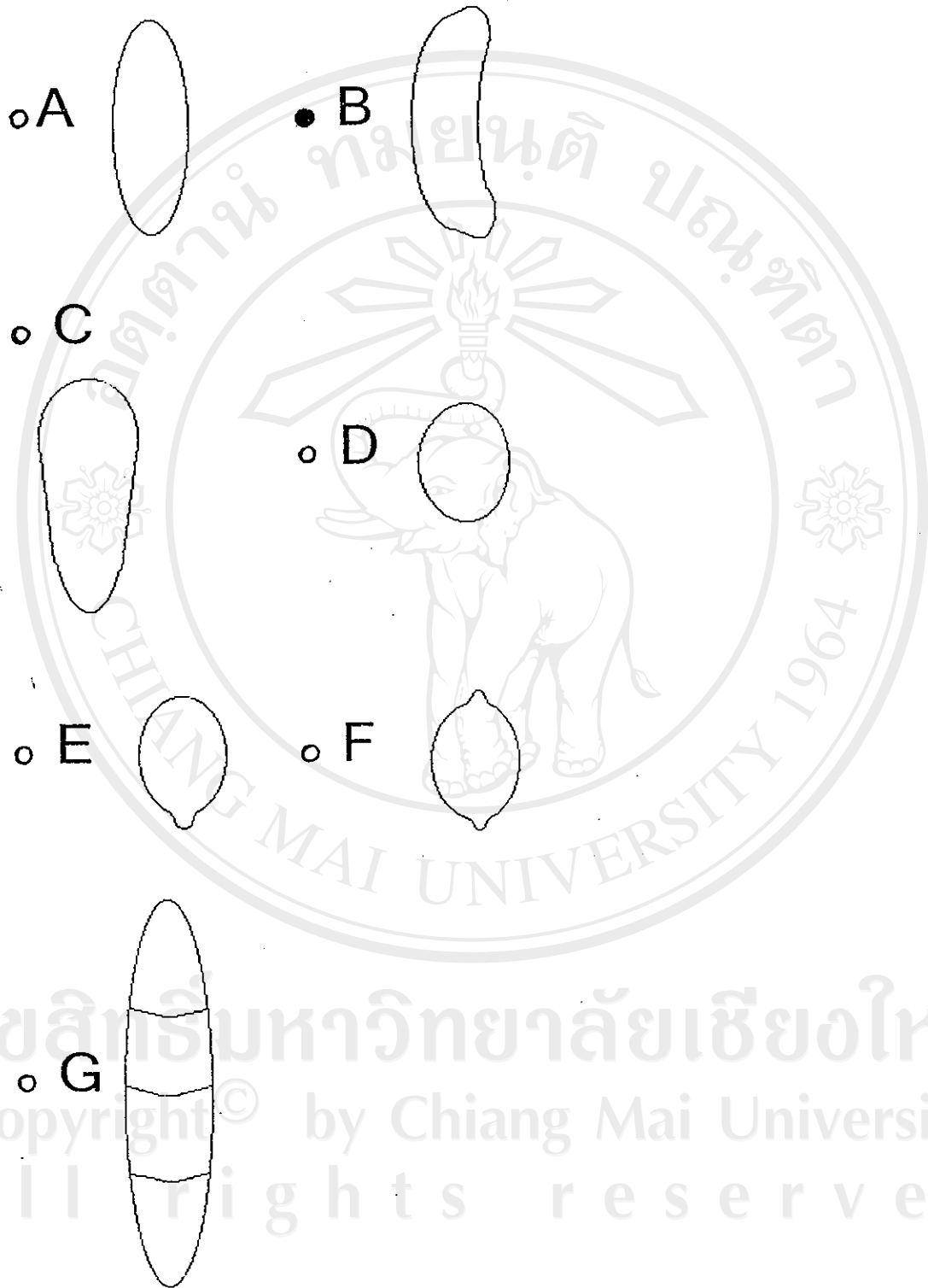
Microconidia บนเส้นใย (Aerial mycelium)

- ไม่มีหรือมีจำนวนน้อย
- มีจำนวนน้อย

ก้านชู conidia (conidia)

- ก้านชู conidia เกิดแบบมี phialide เดี่ยว
- ก้านชู conidia เกิดแบบมี phialide หลายอัน และยาว
- ก้านชู conidia เกิดแบบที่มี phialide เดี่ยว และแบบมี phialide หลายอัน
- ปลายยอดหยักเป็นคลื่น (wavy apex)
- Microconidia สร้างบน phialide ที่มีหลายอัน

รูปร่าง Microconidia ของเชื้อรา *Fusarium moniliforme*



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright © by Chiang Mai University  
All rights reserved

**Chlamyospore**

- ไม่มี
- มี

**Known form**

- เกิดเป็นต่อกันเป็นโซ่
- ไม่เกิดต่อกันเป็นโซ่
- เกิดเดี่ยว ๆ หรือเป็นคู่
- ลูกโซ่
- อยู่ติดกับ microconidia

**แหล่งที่พบ**

- ข้าวโพด
- ข้าวสาลี
- ดิน
- ราก
- ติดมากับแมลง
- ต้นไม้หรือเปลือกไม้
- เมล็ดพืชอื่น ๆ

**แหล่งกำเนิด**

- เขตหนาว
- เขตร้อน

ผลการจำแนก *Fusarium moniliforme*

สกุล - ชนิด (Genus Species)	% ความเหมาะสม (matches)
<i>F. moniliforme</i>	80.00%
<i>F. solani</i>	70.00%
<i>F. decemcellulare</i>	70.00%
<i>F. oxysporum</i>	70.00%
<i>F. xylarioides</i>	70.00%
<i>F. tricinctum</i>	60.00%
<i>F. proliferatum</i>	60.00%
<i>F. anthophilum</i>	60.00%
<i>F. sambucinum</i>	60.00%
<i>F. acuminatum</i>	60.00%
<i>F. nygamai</i>	60.00%
<i>F. tumidum</i>	50.00%
<i>F. dlamini</i>	50.00%
<i>F. avenaceum</i>	50.00%
<i>F. equiseti</i>	50.00%
<i>F. sporotrichioides</i>	50.00%
<i>F. nivale</i>	50.00%
<i>F. subglutinans</i>	50.00%
<i>F. compactum</i>	50.00%
<i>F. napiforme</i>	40.00%
<i>F. culmorum</i>	40.00%
<i>F. poae</i>	40.00%
<i>F. graminum</i>	40.00%
<i>F. graminearum</i>	40.00%
<i>F. chlamydosporum</i>	40.00%
<i>F. beoforme</i>	40.00%
<i>F. scirpi</i>	40.00%



<i>F. lateritium</i>	40.00%
<i>F. heterosporum</i>	30.00%
<i>F. polyphialidicum</i>	30.00%
<i>F. larvarum</i>	30.00%
<i>F. reticulatum</i>	30.00%
<i>F. coccophilum</i>	30.00%
<i>F. camptoceras</i>	30.00%
<i>F. semitectum</i>	30.00%
<i>F. longipes</i>	30.00%
<i>F. crookwellense</i>	30.00%
<i>F. merismoides</i>	20.00%
<i>F. tabacinum</i>	20.00%
<i>F. dimerum</i>	20.00%
<i>F. aquaeductuum</i>	20.00%

---

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved

## ประวัติผู้เขียน

ชื่อ	นายทวิช พุ่มวงษ์
วันเดือนปีเกิด	27 ตุลาคม 2519
ประวัติการศึกษา	พ.ศ. 2538 สำเร็จการศึกษาคอนพลายจากโรงเรียนอุ่มทอง อ. อุ้มทอง จ. สุพรรณบุรี  พ.ศ. 2542 สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรีวิทยาศาสตรบัณฑิต(เกษตรศาสตร์) สาขาอารักขาพืช (โรคพืช) มหาวิทยาลัยแม่โจ้ จ. เชียงใหม่
ผลงานวิจัย	การนำเสนอผลงาน ประสิทธิภาพของสารสกัดน้ำจากเหง้าขมิ้นแห้งในการควบคุมเชื้อราที่ติดมากับเมล็ดพันธุ์ข้าวขาวดอกมะลิ 105 ด้วยวิธีการคลุกและวิธีการแช่เมล็ด ในการสัมมนาวิชาการวิทยาการหลังการเก็บเกี่ยว / หลังการผลิตแห่งชาติ ครั้งที่ 2 วันที่ 21-22 สิงหาคม 2546. โรงแรมเจริญธานีปรี้นเซส, ขอนแก่น

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright© by Chiang Mai University  
All rights reserved