

บทที่ ๓

อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

วัสดุและสารเคมีที่ใช้

- พิชสมุนไพร ๓ ชนิดที่ใช้ในการทดลอง

- เมล็ดสารภี

แหล่งที่มาเก็บมาจากบริเวณ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

- รากหนอนตายหาด

แหล่งที่มาเก็บมาจากบริเวณสวนยางพารา จ.ตราช

- ต้นสาบเสือ

แหล่งที่มาเก็บมาจากบริเวณ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

- ยูจินอล (eugenol) สารสกัดบริสุทธิ์จากการผลิต

- สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

- น้ำกลั่น

3.2. 95 % Ethanol

3.3. Tween 80

3.4. Captan

3.5. พอสซ์ (carboxylic acid)

- เชื้อรากที่ใช้ทดสอบ

4.1. *Colletotrichum gloeosporioides* แยกจากเบญจมาศที่เป็นโรคใบจุด

4.2. *Septoria* sp. แยกจากเบญจมาศที่เป็นโรคใบจุด

4.3. *Cladosporium* sp. แยกจากกุหลาบที่เป็นโรคใบไหม้

4.4. *Cladosporium cladosporioides*

- อาหารที่ใช้เลี้ยงเชื้อรากทดสอบ ได้แก่

Potato dextrose agar (PDA)

- อุปกรณ์และเครื่องมือที่ใช้ในการทดลอง

6.1. หม้อนึ่งความดัน

6.2. ตู้อบอุณหภูมิสูง

6.3. ตู้ถ่ายเชื้อ

6.4. ตู้ปั่นเชื้อ

6.5. ตู้เย็น

- 6.6. Ultrasonic bath
- 6.7. Rotary evaporator
- 6.8. อ่างควบคุมอุณหภูมิ (Water bath)
- 6.9. Blender
- 6.10. เครื่องซั่งไฟฟ้า แบบท肯นิยม 3 ตำแหน่ง
- 6.11. Vortex
- 6.12. ขวด Universal
- 6.13. จานอาหารเพาะเชื้อ (Petri dish)
- 6.14. ปีเปตขนาด 1 และ 10 มล.
- 6.15. Autopipette ขนาด 5 – 50 μl และ 50 – 200 μl
- 6.16. ที่เจาะถุงคอร์ก (Cork borer)
- 6.17. เจี้ยวเจียหรือรา
- 6.18. กล่องจุลทรรศน์เลนส์ประกอน
- 6.19. กล่องจุลทรรศน์สเตอริโอ
- 6.20. ไส้ไลค์หลุม (Concave slide)
- 6.21. Capillary tube
- 6.22. Tube ขนาด 16 X 100 มม.
- 6.23. Tip
- 6.24. บีกเกอร์
- 6.25. ขวดรูปไข่
- 6.26. ปากคีบ
- 6.27. กระดาษกรอง Whatman No. 2
- 6.28. ผ้าขาวบาง
- 6.29. สำลี
- 6.30. ตะเกียงแอลกอฮอล์
- 6.31. Stage micrometer
- 6.32. Ocular micrometer
- 6.33. กล่องพลาสติกขนาด 15 x 20 เซนติเมตร

วิธีการดำเนินการวิจัย

1. การทดสอบการทำงานร่วมกันของยูจินอล และสารสกัดสารภูมิ บนอนตายยา ก และสาบเสื้อ ในการยับยั้งการเจริญของเชื้อรานาแทโรคพีช

1.1 การสกัดสารจากพืชสมุนไพร

นำรากหนอนตายยา ก และต้นสาบเสื้อ ถังน้ำให้สะอาด แล้วหั่นเป็นชิ้นเล็ก ๆ และเม็ดสารภูมิที่ถังน้ำจนละเอียดแล้ว ไปอบให้แห้ง ในตู้อบที่อุณหภูมิ 60°C จนกระหึ่ง ตรวจสอบได้โดยการนำชิ้นส่วนของพืชที่แบ่งใส่ถุงกระดาษอบไว้ ชั่งน้ำหนักเป็นระยะๆ จนกระหึ่ง ได้น้ำหนักคงที่ แล้วนำไปบดให้ละเอียดด้วยเครื่อง blender ส่วนเม็ดสารภูมิบดด้วยโกร่งบด สกัดสารโดยแช่ใน 95 % ethanol ข้ามคืน และนำไปแช่ใน ultrasonic bath ที่อุณหภูมิ 50°C นาน 30 นาที กรองด้วยผ้าขาวบาง มีน้ำเหลืองเหลวออกมากให้หมด และกรองเศษพืชออกด้วยกระดาษกรอง Whatman No. 2 แล้วนำส่วนของเหลวไประเหยตัวทำละลายออกจนหมดโดยใช้ rotary evaporator ที่อุณหภูมิ 60°C จนสารสกัดแห้ง เก็บรักษาสารสกัดที่ได้ในขวดแก้วสีชา ที่อุณหภูมิตู้เย็นประมาณ $4 - 8^{\circ}\text{C}$

1.2 การเตรียม PDA ผสมสารที่ใช้ทดสอบต่าง ๆ

เตรียม stock solution ดังตาราง 1 โดยใช้ตัวทำละลายคือ 95 % ethanol ปริมาณ 40.5 ml และ Tween 80 ปริมาณ 1 ml เก็บ Stock solution แต่ละชนิดที่ได้ในขวดแก้วสีชา เก็บไว้ที่อุณหภูมิตู้เย็นประมาณ $4 - 8^{\circ}\text{C}$

ทำสไลด์หลุมให้ปราศจากเชื้อโดยชุบ 95 % Ethanol แล้วลอกไฟ วางสไลด์หลุมที่ทำการทดสอบทุกชุดในกล่องพลาสติกขนาด 15×20 ซม. ที่เทวน้ำ (water agar) ที่ปราศเชื้อ หรือสำลีชุบน้ำกลั่นที่ปราศเชื้อ เป็นตัวให้ความชื้น

นำ Stock solution ต่างๆที่เตรียมไว้ 415 μl มาผสมกับ PDA ที่หลอมเหลวไว้ที่อุณหภูมิประมาณ $50 - 60^{\circ}\text{C}$ จำนวน 4,585 μl ในหลอดทดลอง ผสมให้เข้ากันดีด้วย Vortex หยด PDA ที่มีสารผสมต่างๆ ลงในสไลด์หลุม หลุมละ 100 μl (สูมาลี, 2540)

ตาราง 1 การเตรียม Stock solution ของสารที่ใช้ทดสอบ

Stock solution	ปริมาณสาร	
	Eugenol (μ l)	สารสกัดพีชสมุนไพร (g)
พีชสมุนไพร 0.05 %	-	0.25
พีชสมุนไพร 0.15 %	-	0.75
พีชสมุนไพร 0.45 %	-	2.25
ยูจินอล 0.02 %	100	-
ยูจินอล 0.06 %	300	-
ยูจินอล 0.18 %	900	-
ยูจินอล 0.02 % + พีชสมุนไพร 0.05 %	100	0.25
ยูจินอล 0.02 % + พีชสมุนไพร 0.15 %	100	0.75
ยูจินอล 0.02 % + พีชสมุนไพร 0.45 %	100	2.25
ยูจินอล 0.06 % + พีชสมุนไพร 0.05 %	300	0.25
ยูจินอล 0.06 % + พีชสมุนไพร 0.15 %	300	0.75
ยูจินอล 0.06 % + พีชสมุนไพร 0.45 %	300	2.25
ยูจินอล 0.18 % + พีชสมุนไพร 0.05 %	900	0.25
ยูจินอล 0.18 % + พีชสมุนไพร 0.15 %	900	0.75
ยูจินอล 0.18 % + พีชสมุนไพร 0.45 %	900	2.25

สารสกัดพีชสมุนไพรได้แก่ สารสกัดสารภูมิ สารสกัดหนอนตายหヤก และสารสกัดสาบเสื่อ

1.3 การทดสอบสารพสมยูจินอล กับสารสกัดพีชสมุนไพรชนิดต่างๆ

1.3.1 เตรียมเชื้อตึ้งต้นของเชื้อรากที่เป็นสาเหตุของโรคพีช *Colletotrichum gloeosporioides*, *Cladosporium* sp. และ *Septoria* sp. ที่จะใช้ทดสอบ จาก stock culture ลงบนกึ่งกลางอาหาร PDA บ่มเชื้อที่อุณหภูมิ 25°C เป็นเวลา 5 – 7 วัน

1.3.2 เมื่อเชื้อรากเจริญสร้างโคลโลนีขนาดเด่นผ่าศูนย์กลางประมาณ 5 ซม. ใช้ Capillary tube ขนาดเด่นผ่าศูนย์กลาง 1 มม. ตัดเด่นใบที่บริเวณโคลโลนีพร้อมทั้งรากอาหารออกเป็นชิ้นกลมโดยวิธีปอกลดเชื้อ แล้วจึงใช้ปากกินปราศจากเชื้อ คีบชิ้นรากไว้เพาะเลี้ยงเชื้อ ตรงกลางสไลด์หลุมที่มีอาหาร PDA ผสมสารต่าง ๆ แล้วนำกล่องพลาสติกที่มีชุดการทดลองไปบ่มที่อุณหภูมิ 25°C เป็นเวลา 3 – 5 วัน

1.4 การตรวจและบันทึกผลการทดสอบ

นำสไลเดอร์ที่เพาะเติบโตเชือมวัดขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางโโคโนนีของเชื้อสองแนวตั้งจากก้นภายใต้กล้อง stereo microscope ที่มี ocular micrometer ทำการวัดทุกวัน เป็นเวลา 3 วัน บันทึกและนำไปคำนวณค่าเบอร์เซ็นต์การยับยั้งการเจริญของเชื้อรากทดสอบจากการต่อไปนี้ (Gamliel et al., 1989)

$$\% \text{ การยับยั้งการเจริญของเส้นใย} = 100 - [(r^2 / R^2) \times 100]$$

โดยที่ r = ค่าเฉลี่ยของรัศมีโโคโนนีเชื้อรากทดสอบ

R = ค่าเฉลี่ยของรัศมีโโคโนนีเชื้อรากควบคุม

1.5 การวิเคราะห์ข้อมูล

นำตัวเลขการยับยั้งการเจริญไปวิเคราะห์ความแปรปรวน (ANOVA) และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยตัวชี้ LSD (Least Significance Difference)

2. การทดสอบอายุการเก็บของสารพัฒนยูจินอลกับสารภี และสารพัฒนยูจินอลกับหนอนตายยาก ต่อการยับยั้งการเจริญของเชื้อรากเหตุโรคพืช

2.1 แสงต่ออายุการเก็บสาร

2.1.1 เตรียมสารพัฒนยูจินอล 0.06 % กับสารภี 0.15 % และสารพัฒนยูจินอล 0.06 % กับหนอนตายยาก 0.15 % โดยสารพัฒน์ 2 ชนิด มี 95 % Ethanol 8 % และ Tween 80 0.2 % เป็นตัวทำละลาย ส่วน Control ประกอบด้วย 95 % Ethanol 8 % และ Tween 80 0.2 % ทำการเตรียมทุกสารพัฒนทดสอบอย่างละ 4 ขวด โดย 2 ขวดเป็นขวดแก้วใส และ อีก 2 ขวดเป็นขวดแก้วลีชา วางไว้ที่อุณหภูมิห้อง

2.1.2 ทดสอบผลการยับยั้งการเจริญต่อเชื้อรา *C. cladosporioides*

ผสมสารพัฒนที่ใช้ทดสอบกับอาหาร PDA แล้วดำเนินตามขั้นตอนเช่นเดียวกับข้อ 1.3 1.4 และ 1.5 โดยใช้เชื้อ *C. cladosporioides* เป็นเชื้อทดสอบ

2.1.3 ทำการตรวจสอบเดือนละครั้งเป็นเวลา 6 เดือน

2.2 อุณหภูมิต่ออายุการเก็บสาร

2.2.1 เตรียมสารพัฒนยูจินอล 0.06 % กับสารภี 0.15 % และสารพัฒนยูจินอล 0.06 % กับหนอนตายยาก 0.15 % โดย 95 % Ethanol 8 % และ Tween 80 0.2 % เป็นตัว

ทำละลาย ส่วน Control ประกอบด้วย 95 % Ethanol 8 % และ Tween 80 0.2 % ทำการเตรียมทุกสาร ผสมทดสอบอย่างละ 6 ขวด ใส่ในขวดแก้วสีชา โดย 2 ขวดตึํงไว้ที่อุณหภูมิตู้เย็น ($4 - 8^{\circ}\text{C}$) 2 ขวดตึํงไว้ที่อุณหภูมิห้อง และ 2 ขวดตึํงไว้ที่อุณหภูมิ 45°C

2.2.2 ทดสอบผลการยับยั้งการเจริญต่อเชื้อร่า *C. cladosporioides*

ผสมสารผสมที่ใช้ทดสอบกับอาหาร PDA แล้วคำนวณตามขั้นตอน เช่นเดียวกับข้อ 1.3 1.4 และ 1.5 โดยใช้เชื้อ *C. cladosporioides* เป็นเชื้อทดสอบ

2.2.3 ทำการตรวจสอบเดือนละครั้งเป็นเวลา 6 เดือน

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright[©] by Chiang Mai University
All rights reserved