

## บทที่ 3 .

### วัสดุอุปกรณ์และวิธีการทดลอง

#### พืชที่ใช้ในการทดลอง

ผลลำไยที่ใช้ในการสักด้ารเป็นลำไยพันธุ์ดูจากสวนอาจารย์ประเสริฐ วัฒนวงศ์วิจิตร อ. สันทรรยา จ. เชียงใหม่ โดยเก็บในเดือนพฤษภาคมถึงเดือนมิถุนายน พ.ศ. 2541 ซึ่งทำการเก็บผลลำไยทุก 7 วันตั้งแต่ 4 สัปดาห์ก่อนเก็บเกี่ยว ที่อายุเก็บเกี่ยว (ประมาณ 160 วันหลังคอกบาน) และที่บ่มไว้ 3 วันหลังเก็บเกี่ยว

เชื้อราและแบคทีเรียที่ใช้ในการทดลอง

*Cladosporium cladosporioides*

*Lasiodiplodia* sp.

*Pestalotiopsis* sp.

*Colletotrichum* sp.

*Erwinia carotovora*

*Seratia marcescens*

#### อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง แสดงในตารางที่ 3

ตารางที่ 3 อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลองและบริษัทที่ผลิต

อุปกรณ์	บริษัท
เครื่องแก๊สโคลามาトイกราฟ-แมสสเปคโตรมิเตอร์ rotatory evaporator	SHIMADZU JAPAN BUCHI SWITZERLAND
เครื่องบด (blender)	NATIONAL
ฐานเคลือบเพลต	CORNING
หม้อนึ่งอัคไอย (autoclave)	HIRAYAMA JAPAN
tank แก้ว	-
แผ่นแก้วขนาด 20 x 20 ซม. และ 5 x 20 ซม.	-
กล่องพลาสติก (บ่มเชื้อ)	-

## ตารางที่ 3 (ต่อ)

อุปกรณ์	บริษัท
haemacytometer	Clay-Adams New York U.S.A
plus hand counter	Plus company L.T.D.Japan
<sup>1</sup> H-NMR spectrometer รุ่น R-1500	HITACHI
Infrared Spectrometer (IR) รุ่น IR 810	NICOLET
เครื่องชั่ง 4 ตำแหน่ง	ไซแอนด์ฟิค โปรดิวชัน
ajan เก็บเลี้ยงเชื้อ	-
UV-visible spectrophotometer รุ่น U 2000	HITACHI
micropipett	-

## สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง แสดงในตารางที่ 4

## ตารางที่ 4 สารเคมีที่ใช้ในการทดลอง

สาร	บริษัท
เมทานอล (Methanol)	E-Merck Germany
เอทานอล (Ethanol)	-
ไดคลอโรเมธาน (Dichloromethane)	Solvaly
อะซีโตน (Acetone)	J.T. Baker U.S.A.
เซกเซน (Hexane)	E-Merck Germany
เอทิลอะซิตेट (Ethyl acetate)	B.D.H England
ซิลิกาเจล (Silica gel 60G) TLC	E-Merck Germany
ไซเดียมซัลเฟตแอนไฮดรัส	Carlo Erba
ผงวุ้น (Agar)	ศรีอิศรา
lactic acid	Fluka Switzexland
tween-20	E-merck Germany
beef-extract	DIFCO

### ตารางที่ 4 (ต่อ)

สาร	บริษัท
bacto-peptone	DIFCO
glucose-D	-
lactophenol cotton blue	-
peptone	-
lactose	-
K <sub>2</sub> HPO <sub>4</sub>	-
Na <sub>2</sub> SO <sub>3</sub>	-
basic fuchsin	-

\* ทำการกรองและเก็บไว้ใช้

#### การทดลอง

##### 3.1 การสกัดสารต้านเชื้อราและแบคทีเรียจากเปลือกและเมล็ดของผลลำไย

ในการสกัดสารจากเปลือกและเมล็ดของผลลำไย ใช้ตัวทำละลายคือ เอทานอล 95% โดยนำผลลำไยในช่วงอายุการเก็บเกี่ยวต่าง ๆ มาล้างด้วยน้ำให้สะอาด แกะเอาส่วนเปลือกและเมล็ดแยกกัน ซึ่งเปลือกและเมล็ดหนัก 400 กรัม ใส่ในเครื่องบดพร้อมกับเติมตัวทำละลายลงในเครื่องบดเดือน้อย นำเปลือกและเมล็ดที่บดละเอียดแล้วมาเทในตัวทำละลาย โดยใช้เปลือกและเมล็ดลำไยส่วนละ 400 กรัมต่อตัวทำละลาย 1,200 มิลลิลิตร แช่ทิ้งไว้ประมาณ 24 ชั่วโมง แล้วกรองเอาสารละลายออกจากการบดเปลือกและเมล็ดลำไย เก็บสารเปลือกและเมล็ดลำไยไว้เพื่อที่จะสกัดด้วยวิธีเดิมอีกรังหนึ่ง

นำสารละลายที่ได้จากการสกัดหั่งสองครั้งมาเรheyเอาตัวทำละลายออกภายในตัวทำละลายได้ความดันต่ำจนแห้งได้สารสกัดหมาย (crude extract) ของส่วนเปลือกและเมล็ดลำไย นำไปเก็บในตู้เย็นที่อุณหภูมิประมาณ 4 องศาเซลเซียส เพื่อใช้ในการทดลองขั้นตอนต่อไป

### 3.2 การเตรียมเชื้อราและแบนกที่เรียเพื่อใช้ในการทดสอบสารสกัด

#### การเตรียมเชื้อรา

นำงานเลี้ยงเชื้อ อบด้วยความร้อน 171 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 1 ชั่วโมง 30 นาที เพื่อนำเชื้อ แล้วตั้งทิ้งไว้ให้เย็นน้ำ PDA และ NA มาให้ความร้อนด้วยเตาไมโครเวฟที่ความแรงของเครื่องระดับปานกลาง ตั้งทิ้งไว้ให้เย็นพอประมาณ โดยอย่าให้อาหารรุนแรงเชิงตัว นำมาเทใส่ในงานเลี้ยงเชื้อประมาณ 20 มิลลิลิตรต่อหนึ่งงาน ตั้งทิ้งไว้ให้เย็น นำเชื้อราและแบนกที่เรียนมา streak บนงานเลี้ยงเชื้อที่เตรียมไว้

### 3.3 การเปรียบเทียบประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของเชื้อราและแบนกที่เรียนนผลลำไยหลัง

การเก็บเกี่ยวของสารสกัดจากผลลำไยในช่วงอายุต่าง ๆ ก่อนและหลังการเก็บเกี่ยว

#### 3.3.1 การหาข้อมูลเบื้องต้น

##### การออกของสปอร์เชื้อราในน้ำกลัน

นำน้ำกลันที่มีเชื้อแล้วมาเทใส่จานอาหารที่มีเชื้อราเจริญอยู่อายุประมาณ 7 วัน ใช้ loop บุดให้เชื้อรากระจายตัวในน้ำ แล้วกรองด้วยผ้าขาวบางที่มีเชื้อ ได้สารแอลอยของสปอร์เชื้อรา หยด tween 20 หนึ่งหยดลงไปเพื่อให้สปอร์กระจาดสม่ำเสมอจากนั้นใช้ Micropepett ดูดไปหยดบนแผ่นกรอง millipore ที่ตัดขนาด  $0.5 \times 0.5$  เซนติเมตร ซึ่งวางบนแผ่นกระจก (สไลด์) แผ่นละ 10 ใบในโครลิต แล้วนำไปป่วยบนจานเลี้ยงเชื้อที่ใส่กระดาษกรองชุบน้ำ เพื่อให้ความชื้น (โดยทำกับเชื้อราชนิดละ 3 ชั้น) เก็บไว้ที่อุณหภูมิห้อง หยดสาร lactophenol cotton blue ลงบนแผ่นกรองที่เวลา 5, 6, 7, 8, 9, 10 ชั่วโมง หลังบ่มเชื้อ เพื่อหาจำนวนชั่วโมงการออกของสปอร์เชื้อราโดยถือว่าสปอร์ที่งอก germ tube หากกว่าขนาดความกว้างของสปอร์เป็นสปอร์ที่งอกแล้ว

#### การทดสอบสารสกัดหมายบกับสปอร์เชื้อรา

##### การทดสอบสารสกัดหมายบกับการออกของสปอร์เชื้อรา

โดยนำสารสกัดหมายบกเปลือกและเมล็ดของลำไยที่อายุการเก็บเกี่ยวมาละลายด้วย ethanol 95 % เล็กน้อยพอให้ละลายเติมน้ำกลันในอัตราส่วนสารละลายของสารสกัดหมายบกับน้ำกลัน 50 : 50 แล้วหยดบนแผ่นกรอง millipore ขนาด  $0.5 \times 0.5$  เซนติเมตร แผ่นละ 10 ใบในโครลิต นำไปรับထาย solvent ให้แห้งโดยนำไปป่วยบนจานเลี้ยงเชื้อที่มีเม็ดคุณภาพชั้นประมาณ 24 ชั่วโมง แล้วหยดสารแอลอยของเชื้อรา 10 ใบในโครลิต ที่เตรียมเช่นเดียวกับการหาจำนวนชั่วโมงการออกของสปอร์ เก็บไว้ที่อุณหภูมิห้องแล้วหยด lactophenol cotton blue ใน

เวลาที่สปอร์เช่อราชนิคต่าง ๆ ออกในน้ำกลั่น แล้วตรวจคุณภาพของสปอร์ โดยการทดลองทำ 3 ขั้น เพื่อยืนยันความถูกต้อง

#### **การทดสอบความเข้มข้นของสารสกัดหมายกับสปอร์เช่อรา**

โดยนำสารสกัดหมายจากเปลือกและเมล็ดของลำไยที่อายุการเก็บเกี่ยว 1 กรม ละลายด้วยเอทานอล 95 % เล็กน้อยพอให้ละลายแล้วเติมน้ำกลั่น 10 มิลลิลิตร เป็นความเข้มข้นระดับแรกที่ *Tween 20* เล็กน้อย แล้วทดสอบความเข้มข้นของสารลง 10 เท่าลงมาตามลำดับ 10 ลำดับ ได้สารละลายสารสกัดหมายที่มีความเข้มข้น  $1/10, 1/10^2, 1/10^3, 1/10^4, 1/10^5, 1/10^6, 1/10^7, 1/10^8, 1/10^9, 1/10^{10}$  (v/v) นำไปผ่านคบนแผ่นกรอง *millipore* ที่ตัดขนาด  $0.5 \times 0.5$  เซนติเมตร ที่วางบนกระชาก (*스牌照*) นำไปรีดสารแขวนลอยของเชื้อรา 10 ไมโครลิตร ที่เตรียมเรียบร้อยกับการทำจำนวน 24 ชั่วโมง แล้วหยดสารแขวนลอยของเชื้อรา 10 ไมโครลิตร ที่เตรียมเรียบร้อยกับการทำจำนวน 24 ชั่วโมง แล้วหยดสารแขวนลอยของเชื้อรา 10 ไมโครลิตร ที่เตรียมเรียบร้อยกับการทำเวลาที่สปอร์เช่อราชออกในการทดสอบสารละลายสารสกัดหมายกับน้ำกลั่นในอัตราส่วน 50 : 50 แล้วตรวจคุณภาพของสปอร์เช่อรา โดยทำการทดลอง 3 ขั้นเพื่อยืนยันความถูกต้อง

#### **3.3.2 การทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดหมายบนผลลำไย**

##### **การเตรียมผลลำไย**

นำผลลำไยอายุการเก็บเกี่ยวตามตัดก้านให้มีขั้วติดผลยาวประมาณ 5 มิลลิเมตร โดยกัดเอาลูกที่รูปทรงไม่ดี เน่าเสีย ลูกที่มีรอยแมลงเจ้าและลูกที่มีแพลที่พิวรอ กอก

##### **การทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดหมายบนผลโดยใช้สารความเข้มข้นต่าง ๆ**

นำสารสกัดหมายจากเมล็ดลำไยช่วงอายุการเก็บเกี่ยว 2 กรม ละลายในเอทานอลเล็กน้อยพอละลาย เติมน้ำ 200 มิลลิลิตรและ *Tween 20* สองหยด คนให้เข้ากันนำไปใช้เป็นสารตั้งต้นในการเติมสารความเข้มข้นต่าง ๆ ดังแสดงในตารางที่ 5

**ตารางที่ 5 ความเข้มข้นต่าง ๆ ที่ใช้ในการทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดหมายบนผลลำไย**

ลำดับที่	สารละลายน้ำ สารสกัดหมายที่ใช้ (มิลลิลิตร)	น้ำ (มิลลิลิตร)	อัตราส่วนความ เข้มข้นของสารที่ ได้	ความเข้มข้น ของสารที่ได้ (มิลลิกรัม/ มิลลิลิตร)	ปริมาตรสุดท้าย ของสารละลายน้ำ (มิลลิลิตร)
1	200	-	1 : 100	10	180
2	20 จาก 1	180	1 : 1,000	1	200
3	20 จาก 2	180	1 : 10,000	0.1	200
4	20 จาก 3	180	1 : 100,000	0.01	200
5	20 จาก 4	180	1 : 1,000,000	0.001	200
6	20 จาก 5	180	1 : 10,000,000	0.0001	200
7	control(water)	200	-	-	200

**การทดสอบฤทธิ์สารสกัดหมายจากลำไยช่วงอายุต่าง ๆ บนผลลำไย**

นำสารสกัดหมายจากเมล็ดลำไยช่วงอายุการเก็บเกี่ยวต่าง ๆ มาซึ่งน้ำหนักช่วง 2–3.5 กรัม ตั้งแสดงในตารางที่ 6 ละลายในเอทานอลและน้ำ หยด tween 20 แล้วคนให้เข้ากันเพื่อใช้ทดสอบ กับผลลำไยต่อไป

**ตารางที่ 6 สารสกัดหมายจากลำไยช่วงอายุต่าง ๆ ที่ใช้ในการทดสอบบนผลลำไย**

สารสกัดหมายจากลำไยช่วง อายุต่าง ๆ	ปริมาณสารสกัด หมายที่ใช้ (มิลลิกรัม)	น้ำ(มิลลิลิตร)	ความเข้มข้นของสารที่ได้ (มิลลิกรัม/มิลลิลิตร)
ก่อนเก็บเกี่ยว 4 สัปดาห์	35	200	0.175
ก่อนเก็บเกี่ยว 3 สัปดาห์	25	200	0.125
ก่อนเก็บเกี่ยว 2 สัปดาห์	20	200	0.100
ก่อนเก็บเกี่ยว 1 สัปดาห์	21	200	0.105
อายุเก็บเกี่ยว	26	200	0.130
หลังเก็บเกี่ยวนาน 3 วัน	21	200	0.105
control (water)	-	200	-

สำหรับการทดสอบที่การทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดหมายบนผลโดยความเข้มข้นต่าง ๆ และในการทดสอบสารสกัดหมายจากลำไยช่วงอายุต่าง ๆ จะใช้สำหรับวัสดุ 10 ผล และทำ 3 ชุด โดยนำผลลำไยมาซุบสารละลายสารสกัดหมายแล้วบรรจุลงในถาดโพมน้ำ 5 x 5 นิ้ว จำนวน 10 ผลต่อถาด หุ้มด้วยฟิล์มถนอมอาหาร (M-raped) เก็บสำหรับอุณหภูมิ 10 องศาเซลเซียส บันทึกผลการทดลองด้วยการนับจำนวนผลที่เกิดโรค โดยจำแนกตามระดับความรุนแรงของโรคจนกระทั่งผลลำไยมีระดับความรุนแรงของโรคมากกว่า 3 ชั้นไป นำไปวิเคราะห์ข้อมูลโดยวิธีทางสถิติแบบ ANOVA จากนั้นนำสำหรับไปวิเคราะห์ชนิดของเชื้อรากเหตุโรค

การให้คะแนนระดับความรุนแรงของโรคจะให้คะแนนตามพื้นที่ผิวที่ถูกปอกคลุ่มด้วยเส้นใย

ระดับคะแนน 1 = ไม่ปรากฏเส้นใยของเชื้อราก

ระดับคะแนน 2 = ปริมาณเส้นใยของเชื้อราก 1-25 % ของพื้นที่ผิวทั้งหมด

ระดับคะแนน 3 = ปริมาณเส้นใยของเชื้อราก 26-50 % ของพื้นที่ผิวทั้งหมด

ระดับคะแนน 4 = ปริมาณเส้นใยของเชื้อราก 51-75 % ของพื้นที่ผิวทั้งหมด

ระดับคะแนน 5 = ปริมาณเส้นใยของเชื้อราก 76-100 % ของพื้นที่ผิวทั้งหมด

### 3.3.3 การแยกเชื้อรากที่เกิดขึ้นหลังการทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดหมายบนผลลำไย

นำผลลำไยที่ขึ้นรากมาทำการแยกเชื้อ โดยใช้เข็มเจียที่ล่นไฟผ่าเชื้อแล้วเชื่อมเข้าด้วยเส้นใยของเชื้อ รวมวงบนอาหารเดี่ยวเชือ PDA ในงานอาหารเดี่ยวเชือโดยวางจานละ 4 จุดเก็บงานอาหารไว้ที่อุณหภูมิห้องประมาณ 25 องศาเซลเซียส เมื่อมีเส้นใยของเชื้อรากเริ่มออกมากจากจุดที่ทำการแยกเชื้อ จึงข้ายกเชือ นำเชือที่เจริญในลักษณะโคลoni ที่แตกต่างกันมาทำให้เป็นเชือบริสุทธิ์ นำไปทำการตรวจสอบเชื้อวิทยาศาสตร์

### 3.4 การตรวจหาแอนติบอดี้ต้านเชื้อรากและแบคทีเรียโดยวิธี TLC-bioassay

#### การเตรียมกล่องบ่มเชื้อ

นำกล่องพลาสติกใสขนาดกว้าง 15 เซนติเมตร ยาว 25 เซนติเมตร สูง 12 เซนติเมตร มาล้างด้วยน้ำแล้วผึ่งให้แห้ง นำมาเช็ดด้วยเอทานอล 70 % เพื่อย่างเชื้อตัวทิ้งไว้ให้แห้งแล้วนำกระดาษทิชชูมาบุที่พื้นด้านล่างของกล่องและฝาบนด้านในของกล่อง ฉีดพ่นด้วยน้ำก้อนที่นึ่งผ่าเชื้อแล้วให้ชุ่มปิดฝาไว้ที่อุณหภูมิห้องเตรียมไว้เป็นกล่องบ่มเชื้อ (moist chamber) ต่อไป

### การเตรียมสารแ xenobiotics

เก็บน้ำก้นนิ่งม่าเชื้อปริมาตร 15 มิลลิลิตร ลงบนจานอาหารที่มีเชื้อ *Cladosporium cladosporioides* อายุ 7 วัน ใช้ loop เขี่ยเบา ๆ ให้สปอร์กระจายตัวออกมานองด้วยผ้าขาวบาง เอาเส้นใยเชื้อราออก นำไปนับจำนวนสปอร์ให้ได้  $25 \times 10^6$  สปอร์ / มิลลิลิตร เติม Tween 20 ในอัตราส่วน 0.04 มิลลิลิตร / 100 มิลลิลิตร แล้วปีเปตนา 1 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยอาหาร PDB (Potato Dextrose Broth) สำหรับเชื้อรำและ NB (Nutrient Broth) สำหรับแบคทีเรีย *Serratia marcescens* นำไปนับจำนวนสปอร์ด้วย Haemacytometer ให้ได้  $1 \times 10^6$  สปอร์ / มิลลิลิตร หากไม่ได้ตามนี้ให้เติมสารแ xenobiotics  $25 \times 10^6$  สปอร์ / มิลลิลิตร ครั้งละ 0.5 มิลลิลิตร เมื่อได้ความเข้มข้นสปอร์ตามต้องการแล้วจึงเติม Tween 20 ในอัตราส่วน 0.04 มิลลิลิตร / 100 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากันเพื่อนำไปสเปรย์บนแผ่น TLC ที่หยดสารไว้

### การเตรียมสารสกัดเพื่อนำไปตรวจหาแอบสารต้านเชื้อราและแบคทีเรีย

นำสารสกัดหยาบจากข้อ 3.1 มาทำละลายด้วยไดคลอโรฟีเทนและน้ำก้นนิ่งในอัตราส่วน 60 : 40 มิลลิลิตร เขย่าในกรวยแยกและแยกชั้นของไดคลอโรฟีเทนออก นำมากำจัดน้ำด้วยพองโซเดียมซัลเฟตแอนไฮดรัสแล้วกรอง โซเดียมซัลเฟตแอนไฮดรัสออกด้วยกระดาษกรอง จากนั้นนำไปประเทยให้แห้งภายใต้ความดันต่ำด้วยเครื่อง rotatory evaporator (ได้สารสกัดส่วนที่ 1)

ส่วนสารสกัดที่ละลายในชั้นของน้ำนำมาเขย่ากับเอทิลอะซิเตทและน้ำก้นนิ่งในอัตราส่วน 60 : 40 มิลลิลิตรแล้วนำไปแยกส่วนที่มีเอทิลอะซิเตทและน้ำด้วยกรวยแยก นำส่วนที่ละลายในเอทิลอะซิเตทมากำจัดน้ำออกและทำให้แห้งเช่นเดียวกับสารสกัดที่ละลายในไดคลอโรฟีเทน (ได้สารสกัดส่วนที่ 2)

### การเตรียมแผ่น TLC

ชั้ง Silica gel 60 G 60 กรัมเติมน้ำก้นนิ่ง 120 มิลลิลิตร เขย่าให้เข้ากันเคลือบหนึ่นกรากขนาด  $20 \times 20$  เซนติเมตร และขนาด  $5 \times 20$  เซนติเมตร ด้วยความหนา 1 มิลลิเมตร ทิ้งไว้ให้แห้งนำไปอบที่อุณหภูมิ  $120^\circ\text{C}$  เป็นเวลา 2 ชั่วโมง

นำสารสกัดส่วนที่ 1 จากเปลือกและเมล็ดไปปูดบนแผ่น TLC plate นำไปปุ่นในสารละลายตัวพำนิดที่ 1 และ 2 ส่วนสารสกัดส่วนที่ 2 นำไปปุ่มสารละลายตัวพำนิดที่ 3

สารละลายตัวพำนิดที่ 1 ประกอบด้วย dichloromethane : methanol สัดส่วน 95 : 5

สารละลายตัวพำนิดที่ 2 ประกอบด้วย hexane : ethylacetate : methanol

สัดส่วน 60 : 40 : 1

### สารละลายตัวพานิคที่ 3 ประกอบด้วย ethylacetate

หลังจากนั้นปล่อยให้สารละลายตัวพาระเหยอกอกไปจนหมดทำการสเปรย์สารเวนคลอย (suspension) ของเชื้อรา *Cladosporium cladosporioides* และเชื้อแบคทีเรีย *Serratia marcescens* นำไปบ่ม (incubated) ในกล่องที่เตรียมไว้ก่อนไว้ที่อุณหภูมิห้อง 2 วันเพื่อตรวจหาสารที่มีฤทธิ์ขับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อราและแบคทีเรีย

#### 3.5 การเปรียบเทียบความสามารถในการยับยั้งการต้านเชื้อราของสารสกัดจากลำไย อายุการเก็บเกี่ยวต่าง ๆ

นำสารสกัดส่วนที่ 1 ซึ่งสกัดจากลำไยในช่วงอายุการเก็บเกี่ยวต่าง ๆ โดยสกัดเห็นเดียว กับข้อ 3.4 มาซึ่งน้ำหนักที่แน่นอน เติมไดคอลโรಮีเทน 1 มิลลิลิตร เขย่าจนส่วนสกัดละลายหมด แล้วนำไปปัจุดลงบนแผ่น TLC plate เป็นจุดเดียว โดยใช้ syring ใช้ปริมาณสาร 50 ไมโครลิตร ปล่อยไว้ให้ไดคอลโรમีเทนระเหยหมดคำน้ำแผ่น TLC ไป develop ด้วยตัวทำละลายตัวพานิคที่ 2 โดยมีระยะเวลาตัวทำละลายเคลื่อนที่ 15 เซนติเมตร รอให้แห้ง หลังจากนั้นนำแผ่น TLC ไป สเปรย์ เชื้อรา *Cladosporium cladosporioides* ที่ความเข้มข้นของสปอร์  $1 \times 10^6$  สปอร์ / มิลลิลิตร แล้วนำไปใส่ในกล่องบ่มเชื้อที่อุณหภูมิห้องประมาณ 3 วัน แล้ววัดผ่าศูนย์กลางของวงกลมต้าน เชื้อรา (inhibition zone) ที่ Rf ช่วง 0-0.1 ของสารสกัดเพื่อเปรียบเทียบกันจากสารสกัดลำไยใน ช่วงอายุการเก็บเกี่ยวต่าง ๆ

#### 3.6 การทำสารสกัดที่มีฤทธิ์ต้านการเจริญของเชื้อรา *Cladosporium cladosporioides* ให้บริสุทธิ์ขึ้น

บุค渺อาซิลิกาเจลในส่วนที่มีสารยับยั้งการเจริญของเชื้อราจาก TLC-plate (ที่ Rf ช่วง 0-0.1) ในข้อ 3.4 จำนวน 50 plate มาสกัดด้วยเมทานอล กรอง渺อาซิลิกาเจลออก ระหว่างตัวทำละลายอ่อนตัวได้เป็นน้ำมันเหนียวแล้วจึงนำไปปัจุดบนแผ่นชิลิกาเจลแล้ว develop ในสารละลายตัวพารา เมทานอล นำไปพ่นเชื้อรา *Cladosporium cladosporioides* เช่นเดียวกันกับข้อ 3.4 บันทึกค่า Rf ที่ปรากฏบนยับยั้งเชื้อราแล้วขุดไปละลายในเมทานอล จากนั้นกรอง渺อาซิลิกาเจลและระหว่างตัวทำละลายออกก้อนนำไปศึกษาโดยเครื่อง Spectrometer

### 3.7 การศึกษาสารที่เป็นองค์ประกอบในแคนบสารที่สามารถยับยั้งเชื้อราด้วยเครื่อง Spectrometer

#### 3.7.1 การศึกษาสารที่สามารถยับยั้งเชื้อรา ด้วยวิธี $^1\text{H-NMR}$

นำสารที่สามารถยับยั้งเชื้อราจากข้อ 3.6 ละลายใน Duterated methyl alcohol ( $\text{CD}_3\text{OD}$ ) เล็กน้อยใช้ syringe ดูดใส่ในหลอด NMR เติม  $\text{CD}_3\text{OD}$  ให้สูงประมาณ 2.5 เซนติเมตร และเติม TMS 1 หยด ทำการวัด  $^1\text{H-NMR}$

#### 3.7.2 การวิเคราะห์สารที่สามารถยับยั้งเชื้อราด้วยเครื่องแก๊สไฮดรอกาฟี-แมสสเปกโตรีเมตอร์

นำสารที่สามารถยับยั้งเชื้อราจากข้อ 3.6 มาวิเคราะห์โดยใช้สภาวะการทดลองของเครื่อง GC-MS ดังนี้

column : J & W DB-1 30 m I.D. 2.05 mm Film thickness 0.25  $\mu\text{m}$

carrier gas : He 0.75 kg/cm<sup>2</sup>

oven temp : 70 °C (2 min)  $\xrightarrow{15\text{ °C/min}}$  225 °C (8 min)

injector temp : 250 °C

interface temp : 250 °C

sample size : 0.2  $\mu\text{l}$

Ionization method : EI

Ionization voltage : 70 eV

#### 3.7.3 การวิเคราะห์สาร ด้วยเครื่องอินฟารेडสเปกโตรีเมตอร์ (infrared spectrometer)

นำสารจากข้อ 3.6 ทابน NaCl-cell แล้วนำไปวิเคราะห์ด้วยเครื่อง

#### 3.7.4 การวิเคราะห์สารด้วย UV-spectroscopy

นำสารจากข้อ 3.6 ละลายในเมทานอล แล้วนำไปวัดการดูดกลืนแสง ในช่วงคลื่น 200-800 nm เพียงก้นเมทานอลริสุทธิ์

### 3.8 การหาค่า MIC (Minimum Inhibitory Concentration)

#### การเตรียมสารละลายน้ำที่ความเข้มข้นต่าง ๆ

นำสารที่ได้จากข้อ 3.6 มาซึมน้ำหนักโดยใช้สารจากเมล็ด 0.0310 กรัม และสารจากเปลือก 0.0350 กรัม แล้วนำมาละลายในไคลคลอโรเมทีน 1,000 ไมโครลิตรและผสม tween 20 ลงไป 0.04% เพื่อช่วยให้สารละลายมีการแพร่กระจายได้ดีขึ้น นำสารละลายที่เตรียมได้มาใช้เป็นสารละลายเริ่มต้นในลำดับที่ 1 จากนั้นทำการลดความเข้มข้นของสารละลายลงตามอัตราส่วนที่แสดงไว้ดังตารางที่ 7

ตารางที่ 7 การเตรียมสารต้านเชื้อรา เพื่อหาความเข้มข้นต่ำสุดของสารที่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อรา

ลำดับที่	สารละลายที่ใช้ (ไมโครลิตร)	ไคลคลอโรเมทีนที่ใช้ (ไมโครลิตร)	อัตราส่วนความเข้มข้นของสารที่ได้ (v/v)	ความเข้มข้นของสารจากเมล็ดที่ได้ (ไมโครกรัม/ไมโครลิตร)	ความเข้มข้นของสารจากเปลือกที่ได้ (ไมโครกรัม/ไมโครลิตร)
1	1,000	-	1	31.00	35.00
2	500 จาก 1	500	1 : 2	15.50	17.50
3	500 จาก 2	500	1 : 4	7.75	8.75
4	500 จาก 3	500	1 : 8	3.88	4.38
5	500 จาก 4	500	1 : 16	1.94	2.19
6	500 จาก 5	500	1 : 32	0.97	1.09
7	500 จาก 6	500	1 : 64	0.48	0.55
8	500 จาก 7	500	1 : 128	0.24	0.27
9	500 จาก 8	500	1 : 256	0.12	0.14
10	500 จาก 9	500	1 : 512	0.06	0.07
11	control	-	-	-	-

### การทดสอบบน TLC-plate

นำสารความเข้มข้นต่าง ๆ จากตารางที่ 7 ปริมาณ  $10 \mu\text{l}$  มาหยดบน TLC-plate เป็นจุดเดียวรอไว้ให้ตัวทำละลายระเหยหมดแล้วนำสารแ xenobiotic เชื้อรา *Cladosporium cladosporioides*, *Lasiodiplodia* sp. และเชื้อแบคทีเรีย *Erwinia carotovora* พ่นบน TLC-plate โดยเชื้อรากผสมกับ PDB (Potato Dextrose Broth) ส่วนเชื้อแบคทีเรียผสมกับ Endo Agar และนำไปเก็บในกล่องบ่ม เชื้อที่อุณหภูมิห้องโดยทำ 3 ชั่วโมงกับชุดควบคุม

### การเตรียมงานเลี้ยงเชื้อ

นำอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ที่ผ่านการอุ่นให้ละลาย อุณหภูมิประมาณ 40 องศาเซลเซียส มาใส่จานเลี้ยงเชื้อท่อนม่าเชื้อแล้วงานละประมาณ 20 มิลลิลิตร เก็บไว้ที่อุณหภูมิห้องให้อาหารแข็ง แล้วนำสารแ xenobiotic เชื้อรา *Cladosporium cladosporioides* มาเกลี่ยบนอาหารเลี้ยงเชื้อจนทั่วทั้งจาน นำกระดาษกรองที่ตัดเป็นวงกลมเส้นผ่าศูนย์กลาง 0.5 เซนติเมตร ที่ม่าเชื้อแล้วและใส่สารที่เตรียมไว้ในความเข้มข้นต่าง ๆ จากตารางที่ 7 ปริมาณ  $10 \mu\text{l}$  ทิ้งไว้สักครู่เพื่อให้ไดคลอโรฟิลล์ออกไซด์เป็นสารละลายระเหยออกไปจันหมด จึงนำไปวางในงานเลี้ยงเชื้อ โดยใช้งานเลี้ยงเชื้อ 3 งานต่อหนึ่งค่าความเข้มข้นของสารละลาย งานนั้นนำงานเลี้ยงเชื้อที่ไดนามบ่มไว้ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลาประมาณ 3 วัน บันทึกระยะห่างของแคนข่าวรอนกระบวนการกรอง

#### 3.9 การทดสอบสารสกัดที่ผ่านการทำให้บริสุทธิ์ขึ้นกับการออกของสปอร์เชื้อรา

นำสารที่มีฤทธิ์ยับยั้งเชื้อราโดยใช้ความเข้มข้นเท่าเดียวกับการทดสอบเพื่อหาค่า Minimum Inhibitory Concentration (MIC) จากข้อ 3.8 และทำเช่นเดียวกับการทดสอบสารสกัดหมายกับสปอร์เชื้อราในการหาข้อมูลเบื้องต้น (ข้อ 3.3.1)