

1. ชุดโครงการ : 68. วิจัยและพัฒนาการผลิตพืชเศรษฐกิจเฉพาะพื้นที่อย่างมีคุณภาพในเขตภาคกลาง
2. โครงการวิจัย : 118. การพัฒนาและทดสอบเทคโนโลยีการผลิตชมพู  
กิจกรรม : 2. การป้องกันกำจัดโรคแมลงกำจัดศัตรูชมพู  
กิจกรรมย่อย (ถ้ามี)
3. ชื่อการทดลอง (ภาษาไทย) ผลของสารสกัดจากพืชและสารป้องกันกำจัดโรคพืชต่อเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าของชมพู

ชื่อการทดลอง (ภาษาอังกฤษ) Effect of Plant Extracts and Fungicides to Causing Agent of Rose Apple Fruit Rot Disease

#### 4. คณะผู้ดำเนินงาน

หัวหน้าการทดลอง	พจนา ตระกูลสุขรัตน์	สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช
ผู้ร่วมงาน	พรพิมล อธิปัญญาคม	สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช
	นลินี ศิวาภรณ์	สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช

#### 5. บทคัดย่อ (ไทย)

การทดสอบผลของสารสกัดจากพืชและสารป้องกันกำจัดโรคพืชต่อการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าของชมพู ทั้ง 2 ชนิดคือ *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* บนอาหาร PDA ระหว่างเดือนมีนาคม – มิถุนายน 2556 พบว่า สารสกัดฆ่าด้วยตัวทำละลาย acetone และ hexane และสารสกัดชะพลูด้วย acetone สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคทั้ง 2 ชนิดได้ เช่นเดียวกับการใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชอะซอกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคนาโซล, แคปแทน, แมนโคเซบ และโปรคลอราซ ตามอัตราความเข้มข้นที่แนะนำบนฉลาก

#### บทคัดย่อ (อังกฤษ)

The tests of some plant extracts and some fungicides to the growth of 2 causing agents of rose apple fruit rot disease, *Colletotrichum gloeosporioides* and *Pestalotiopsis guepinii* were done on PDA media during March – June 2013. The results showed the best are the extracts of galangal with acetone, with hexane, and wildbetal leafbush (Cha-plu) with acetone. They could control the growth of both fungi. The tests of fungicides, azoxystrobin+ difenoconazole, captan, mancozeb and prochloraz gave the same results.

#### 6. คำนำ

ชมพูเป็นพืชส่งออกในรูปแบบผลสดที่มีศักยภาพอีกพืชหนึ่ง ทำรายได้เข้าประเทศปีละหลายสิบล้านบาท (กรมศุลกากร, 2549) ปัญหาสำคัญของการผลิตและส่งออกคือในการเก็บผลผลิตแต่ละครั้ง จะมีผลชมพูเน่าเสียหรือมีตำหนิประมาณ 30% ราคาชมพูที่มีตำหนิจึงลดลงถึง 50% (พานิชย์, 2552) ซึ่งการเน่าเสียของผลชมพูเกิดจากสาเหตุหลายประการ ที่สำคัญคือเกิดจากการเข้าทำลายของเชื้อโรคพืช ทำให้คุณภาพและจำนวนผลผลิตที่ลดลง ขายไม่ได้ราคา เนื่องจากชมพูเป็นผลไม้ที่ต้องบริโภคในรูปแบบผลสดเพียงอย่างเดียว ไม่สามารถแปรรูปเป็นอย่างอื่นได้ มีรายงานว่าโรคผลเน่าในสวนเกิดจากเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* (นิพนธ์, 2542; วิรัช

และคณะ, 2528; พจนาและคณะ, 2556) และเชื้อรา *Pestalotiopsis guepinii* (เลขาและคณะ, 2547; พจนาและคณะ, 2556) และอาการที่เกิดภายหลังจากเก็บผลผลิตแล้วเกิดจากเชื้อราหลายชนิด เช่น *Aspergillus* sp., *Rhizopus stolonifer* และ *Pestalotiopsis* sp. (นิพนธ์, 2542) ในการป้องกันกำจัดมีรายงานคำแนะนำให้ใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชในกลุ่มแมนโคเซบในการป้องกันกำจัดเชื้อ *C. gloeosporioides* (อรพรรณ, 2552) และมีรายงานศึกษาการใช้สารอินทรีย์ที่ได้จากพืชกลุ่มที่มีน้ำมันหอมระเหย เช่น การใช้สารสกัดที่ได้จากพลู กะเพรา มีฤทธิ์ในการยับยั้งการเจริญของเชื้อรา *C. lindemuthianum* สาเหตุโรคแอนแทรคโนสของถั่วพุ่มทั้งในสภาพห้องปฏิบัติการและในแปลง (Amadioha, 1999) สารที่ได้จากการสกัดชาด้วยเมธานอลสามารถลดการเจริญของเส้นใยเชื้อรา *C. gloeosporioides* สาเหตุโรคในมะม่วงได้ถึง 66.39% (Johnny et al., 2010)

การวิจัยนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาหาสารสกัดจากพืชในการควบคุมเชื้อสาเหตุโรค และชนิดสารเคมีป้องกันกำจัดโรคพืชที่มีประสิทธิภาพสามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าของชมพูในสภาพห้องปฏิบัติการ สำหรับใช้เป็นคำแนะนำในการป้องกันกำจัดโรคผลเน่าอย่างมีประสิทธิภาพในสภาพสวนเกษตร จึงเป็นเรื่องที่มีความสำคัญต่อกระบวนการผลิตชมพูเพื่อให้เกิดความปลอดภัยสูงสุดต่อผู้บริโภค

## 7. วิธีดำเนินการ

### - อุปกรณ์

1. เชื้อสาเหตุโรคผลเน่าของชมพู 2 ชนิดคือ *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii*
2. อาหารเลี้ยงเชื้อ potato dextrose agar (PDA)
3. สารสกัดจากพืช 3 ชนิด คือ ชา ชะพลู และ พลู
4. สารป้องกันกำจัดโรคพืช 7 ชนิดคือ อะซ็อกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคลนาโซล, คาร์เบนดาซิม, แคปแทน, โพรคลอราซ, แมนโคเซบ, ไตรฟลอกซีสโตรบิน และสตอปปรา
5. อุปกรณ์และสารเคมีในห้องปฏิบัติการและเครื่องแก้ว
6. อุปกรณ์สกัดสารและเครื่องระเหยแห้ง
7. อุปกรณ์บันทึกผลการทดลองได้แก่ กล้องถ่ายภาพ และสมุดบันทึก

## 7. วิธีดำเนินงาน

### - วิธีการ

1. เลี้ยงและขยายปริมาณเชื้อราสาเหตุโรคพืชใช้ในการทดลอง เลี้ยงเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าของชมพูทั้ง 2 ชนิดคือ *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* บนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA บ่มเชื้อไว้ในอุณหภูมิห้อง จนโคโลนีเต็มอายุ 5 วัน

### 2. เตรียมสกัดสารจากพืช

(1) นำตัวอย่างพืชจำนวน 3 ชนิดคือ ชา ชะพลู และ พลูมาชั่งให้ได้น้ำหนัก 50 ( $\pm$  0.1) กรัม เติมน้ำ acetone หรือ hexane ปริมาตร 50 มิลลิลิตร จำนวน 10 และเติมน้ำ sodium chloride จำนวน 8 กรัม แล้วปั่นด้วย Homogenizer ยี่ห้อ IKA รุ่น T25 Basic ที่ระดับความเร็ว 13,000 รอบต่อนาที (rpm) นาน 1 นาที

(2) รินส่วนใสใส่ Erlenmeyer Flask ที่เติมน้ำ sodium sulfate ไว้ 30 กรัม ปิดฝาแล้วทิ้งไว้ประมาณ 10 นาที

(3) กรองผ่าน sodium sulfate ลง Round bottom flask

(4) นำไปลดปริมาตรด้วยเครื่อง Rotary Evaporator ยี่ห้อ Buchi รุ่น R-200 ให้เกือบแห้งเหลือสารเหนียวติดกัน flask ได้เป็นสารสกัดหยาบ (crude extract)

(5) เติมด้วยตัวทำละลายที่ใช้สกัดคือ acetone หรือ hexane และปรับจนได้ความเข้มข้นของสารสกัดจากพืชที่ 5,000 ppm เตรียมไว้ใช้ทดสอบ

### 3. เตรียมความเข้มข้นสารป้องกันกำจัดโรคพืช

เตรียมสารป้องกันกำจัดโรคพืช 6 ชนิดคือ อะซ็อกซีสโตรบิน, คาร์เบนดาซิม, แคปแทน, โพรคลอราซ, แมนโคเซบ และไตรฟลอกซีสโตรบิน ด้วยผสมน้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ ให้ได้ความเข้มข้นที่ 250, 500, 750, 1,000, 2,000 และ 3,000 ppm และสารสต็อปร่าให้ได้ความเข้มข้นที่ 25, 50, 75 และ 100 เปอร์เซ็นต์เตรียมไว้ใช้ทดสอบ

### 4. ทดสอบประสิทธิภาพสารต่อการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรค

นำ cork borer ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 0.5 เซนติเมตร เจาะอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ที่มีเชื้อราเจริญบริเวณขอบโคโลนี ก่อนใช้เข็มเขี่ยปลายแหลมนำชิ้นวุ้นไปวางตรงกลางจานอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ที่ผสมด้วยสารสกัดจากพืช หรือสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้นต่างๆ ที่เตรียมไว้ คือ

#### สารสกัดจากพืช

วางแผนการทดลองแบบ CRD 10 ซ้ำ 7 กรรมวิธี คือชนิดสารสกัดจากพืช 3 ชนิดคือ ข่า ชะพลู และพลู ตัวทำละลาย 2 ชนิดคือ acetone หรือ hexane และกรรมวิธีควบคุม 3 กรรมวิธีคือใช้ตัวทำละลาย acetone, hexane และน้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ รวมเป็น 9 กรรมวิธี แบ่งกรรมวิธีดังนี้

กรรมวิธีที่ 1 คือสารสกัดจากข่าในตัวทำละลาย acetone

กรรมวิธีที่ 2 คือสารสกัดจากข่าในตัวทำละลาย hexane

กรรมวิธีที่ 3 คือสารสกัดจากชะพลูในตัวทำละลาย acetone

กรรมวิธีที่ 4 คือสารสกัดจากชะพลูในตัวทำละลาย hexane

กรรมวิธีที่ 5 คือสารสกัดจากพลูในตัวทำละลาย acetone

กรรมวิธีที่ 6 คือสารสกัดจากพลูในตัวทำละลาย hexane

กรรมวิธีที่ 7 คือตัวทำละลาย acetone

กรรมวิธีที่ 8 คือตัวทำละลาย hexane

กรรมวิธีที่ 9 คือน้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ (control)

#### สารป้องกันกำจัดโรคพืช

(1) ทดสอบประสิทธิภาพสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้นต่างๆ

- วางแผนการทดลองแบบ CRD 10 ซ้ำ จำนวน 6 ชุดการทดลอง คือสารป้องกันกำจัดโรคพืช 6 ชนิดคือ อะซ็อกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคลนาโซล, แคปแทน, คาร์เบนดาซิม, แมนโคเซบ, โพรคลอราซ และไตรฟลอกซีสโตรบิน และกรรมวิธีควบคุมใช้น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ รวมเป็น 7 กรรมวิธี แบ่งกรรมวิธีตามความเข้มข้นดังนี้

กรรมวิธีที่ 1 คือใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 250 ppm

- กรรมวิธีที่ 2 คือใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 500 ppm
- กรรมวิธีที่ 3 คือใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 750 ppm
- กรรมวิธีที่ 4 คือใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 1,000 ppm
- กรรมวิธีที่ 5 คือใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 2,000 ppm
- กรรมวิธีที่ 6 คือใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 3,000 ppm
- กรรมวิธีที่ 7 คือน้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ (control)

- วางแผนการทดลองแบบ CRD 10 ซ้ำ จำนวน 1 ชุดการทดลอง คือสารป้องกันกำจัดโรคพืชต่อปรา และกรรมวิธีควบคุมใช้น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ รวมเป็น 5 กรรมวิธี แบ่งกรรมวิธีตามความเข้มข้นดังนี้

- กรรมวิธีที่ 1 คือสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 25 เปอร์เซ็นต์
- กรรมวิธีที่ 2 คือสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 50 เปอร์เซ็นต์
- กรรมวิธีที่ 3 คือสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 75 เปอร์เซ็นต์
- กรรมวิธีที่ 4 คือสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้น 100 เปอร์เซ็นต์
- กรรมวิธีที่ 5 คือน้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ (control)

บันทึกผลการเจริญและลักษณะของโคลนีเชื้อราบนอาหารเลี้ยงเชื้อ นำข้อมูลที่ได้มาวิเคราะห์เปรียบเทียบผลการควบคุมเชื้อสาเหตุโรค

#### (2) ทดสอบประสิทธิภาพสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้นอัตราที่แนะนำบนฉลาก

วางแผนการทดลองแบบ CRD 10 ซ้ำ รวมเป็น 7 กรรมวิธี คือสารป้องกันกำจัดโรคพืช 6 ชนิดคือ อะซ็อกซีสโตรบิน+ดีฟิโนโคนาโซล, แคปแทน, คาร์เบนดาซิม, แมนโคเซบ, โพรคลอราซ และไตรฟลอกซี สโตรบิน และกรรมวิธีควบคุมใช้น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ แบ่งกรรมวิธีตามความเข้มข้นดังนี้

- กรรมวิธีที่ 1 คืออะซ็อกซีสโตรบิน อัตรา 10 มิลลิลิตร/น้ำ 20 ลิตร (500 ppm.)
- กรรมวิธีที่ 2 คือแคปแทน อัตรา 40 กรัม/น้ำ 20 ลิตร (2,000 ppm)
- กรรมวิธีที่ 3 คือคาร์เบนดาซิม อัตรา 30 มิลลิลิตร/น้ำ 20 ลิตร (500 ppm)
- กรรมวิธีที่ 4 คือแมนโคเซบ อัตรา 50 กรัม/น้ำ 20 ลิตร (2,000 ppm)
- กรรมวิธีที่ 5 คือโพรคลอราซ อัตรา 20 มิลลิลิตร/น้ำ 20 ลิตร (450 ppm) ใช้ความเข้มข้น 500 ppm
- กรรมวิธีที่ 6 คือไตรฟลอกซีสโตรบิน อัตรา 5 กรัม/20 ลิตร (1,250 ppm) ใช้ความเข้มข้น 1,000 ppm
- กรรมวิธีที่ 7 คือน้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ (control)

บันทึกผลการเจริญและลักษณะของโคลนีเชื้อราบนอาหารเลี้ยงเชื้อ นำข้อมูลที่ได้มาวิเคราะห์เปรียบเทียบผลการควบคุมเชื้อสาเหตุโรค

- เวลาและสถานที่ เริ่มต้น ตุลาคม 2555 สิ้นสุด กันยายน 2556  
ห้องปฏิบัติการกลุ่มวิจัยโรคพืช สำนักวิจัยและพัฒนาการอารักขาพืช

## 8. ผลการทดลองและวิจารณ์

### การทดสอบประสิทธิภาพสารสกัดจากพืช

ผลการทดสอบประสิทธิภาพสารสกัดจากพืชจำนวน 3 ชนิดคือ ข่า ชะพลู และพลู ที่สกัดด้วยตัวทำละลาย 2 ชนิดคือ acetone และ hexane โดยมีกรรมวิธีควบคุมคือใช้น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ พบว่าสารสกัดข่าด้วยตัวทำละลาย acetone และ hexane และสารสกัดชะพลูด้วยตัวทำละลาย acetone ให้ผลการควบคุมการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าชมพูทั้ง 2 ชนิดดีที่สุดคือเชื้อไม่เจริญ (0.00 เซนติเมตร) ในขณะที่สารสกัดพลูด้วย hexane ให้ผลควบคุมการเจริญเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* น้อยที่สุด (5.18 เซนติเมตร) เมื่อเปรียบเทียบกับในกลุ่มสารสกัดจากพืช และสารสกัดพลูด้วย acetone ให้ผลควบคุมการเจริญเชื้อรา *Pestalotiopsis guepinii* น้อยที่สุด (4.82 เซนติเมตร) เมื่อเปรียบเทียบกับในกลุ่มสารสกัดจากพืช ซึ่งการควบคุมการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคนั้นเป็นผลจากสารอินทรีย์ที่ได้จากการสกัดด้วยตัวทำละลาย ไม่ได้เกิดจากพิษของตัวทำละลายเอง เห็นได้จากขนาดโคโลนีของเชื้อรา *C. gloeosporioides* ที่เจริญบนอาหารผสมด้วย acetone (5.18 เซนติเมตร) และ hexane (5.03 เซนติเมตร) และขนาดโคโลนีของเชื้อรา *P. guepinii* เจริญบนอาหารผสมด้วย acetone (6.13 เซนติเมตร) และ hexane (4.62 เซนติเมตร) ซึ่งเจริญได้ดีกว่าบนอาหารเลี้ยงเชื้อที่ผสมด้วยสารสกัดจากพืช และแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับกรรมวิธีควบคุมใช้น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ (ตารางที่ 1) ตรงกับรายงานของเนตรนภิสและคณะ (2553) ที่ใช้สารสกัดข่าด้วยอะซีโตนยับยั้งการเกิดโรคแอนแทรคโนสของมะม่วงที่มีสาเหตุจากเชื้อรา *C. gloeosporioides* และรายงานของปิยนันท์และคณะ (2550) ที่พบว่า สารสกัดจากข่าสามารถยับยั้งการงอกของโคนิเดียเชื้อรา *C. gloeosporioides* นอกจากนี้ยังสามารถทำให้เมล็ดพันธุ์พริกที่แช่ในสารสกัดมีเปอร์เซ็นต์การงอกเพิ่มขึ้นเมื่อเปรียบเทียบกับกรรมวิธีควบคุมไม่ใช้สาร

#### การทดสอบประสิทธิภาพสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่ความเข้มข้นต่างๆ

ผลการทดสอบประสิทธิภาพสารป้องกันกำจัดโรคพืชจำนวน 6 ชนิดคือ อะซ็อกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคลนาโซล, แคปแทน, คาร์เบนดาซิม, แมนโคเซบ, โพรคลอราซ และไตรฟลอกซีสโตรบิน ที่ความเข้มข้น 6 ระดับคือ 250, 500, 750, 1,000, 2,000 และ 3,000 โดยมีกรรมวิธีควบคุมคือใช้น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ พบว่า สารป้องกันกำจัดโรคพืชชนิดที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าทั้ง 2 ชนิดได้ดีที่สุดคือ อะซ็อกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคลนาโซล, แคปแทน, แมนโคเซบ และโพรคลอราซ ที่ระดับความเข้มข้นของสารคือ ตั้งแต่ 1,000 ppm ขึ้นไป และแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับกรรมวิธีควบคุมใช้น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ ในขณะที่คาร์เบนดาซิมและไตรฟลอกซีสโตรบินไม่สามารถควบคุมได้เมื่อเทียบกับสารที่กล่าวมาแล้ว (ตารางที่ 2-7) ส่วนสต่อปราเป็นสารที่มีวางจำหน่ายในร้านค้าสารเคมีทางการเกษตรซึ่งมีคำแนะนำจากผู้จำหน่ายว่าสามารถใช้ควบคุมโรคผลเน่าของชมพูได้ เมื่อนำมาทดสอบประสิทธิภาพการควบคุมการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าทั้ง 2 ชนิด พบว่าไม่สามารถควบคุมได้และมีการปนเปื้อนของเชื้อชนิดอื่นๆ หลายชนิดทั้งเชื้อราและแบคทีเรียในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ผสมเพื่อใช้ทดลอง (ตารางที่ 8)

#### การทดสอบประสิทธิภาพสารป้องกันกำจัดโรคพืชตามความเข้มข้นที่แนะนำบนฉลาก

ผลการทดสอบประสิทธิภาพสารป้องกันกำจัดโรคพืชจำนวน 6 ชนิดคือ อะซ็อกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคลนาโซล, แคปแทน, คาร์เบนดาซิม, แมนโคเซบ, โพรคลอราซ และไตรฟลอกซีสโตรบินโดยใช้ความเข้มข้นอัตราที่แนะนำบนฉลาก คือ อะซ็อกซีสโตรบิน อัตรา 10 มิลลิลิตร/น้ำ 20 ลิตร (500 ppm.) คาร์เบนดาซิม อัตรา 30 มิลลิลิตร/น้ำ 20 ลิตร (500 ppm) แคปแทน อัตรา 40 กรัม/น้ำ 20 ลิตร (2,000 ppm) แมนโคเซบ อัตรา 50

กรัม/น้ำ 20 ลิตร (2,000 ppm) โพรคลอราซ อัตรา 20 มิลลิกรัม/น้ำ 20 ลิตร (450 ppm) และไตรฟลอกซีสโตรบิน อัตรา 5 กรัม/20 ลิตร (1,250 ppm) พบว่า อะซ็อกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคลนาโซล, แคปแทน, แมนโคเซบ และโพรคลอราซ สามารถควบคุมการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าของชมพู่ทั้ง 2 ชนิดบนอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ได้ และแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเปรียบเทียบกับการใช้คาร์เบนดาซิม, ไตรฟลอกซีสโตรบินและกรรมวิธีควบคุมใช้น้ำกลั่นหนึ่งฆ่าเชื้อ (ตารางที่ 9)

## 9. สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ

ผลการทดสอบประสิทธิภาพสารสกัดจากพืชและสารป้องกันกำจัดโรคพืชต่อการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคผลเน่าของชมพู่ ทั้ง 2 ชนิดคือ *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* ระหว่างเดือนมีนาคม – มิถุนายน 2556 พบว่า สารสกัดฆ่าด้วยตัวทำละลาย acetone และ hexane และสารสกัดชะผลด้วย acetone สามารถยับยั้งการเจริญของเชื้อราสาเหตุโรคทั้ง 2 ชนิดได้ เช่นเดียวกับการใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชอะซ็อกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคลนาโซล, แคปแทน, แมนโคเซบ และโพรคลอราซ ตามอัตราความเข้มข้นที่แนะนำบนฉลาก

## 10. การนำผลงานวิจัยไปใช้ประโยชน์

ใช้เป็นข้อมูลเบื้องต้นสำหรับการป้องกันกำจัดโรคในสภาพพื้นที่จริง

## 11. คำขอขอบคุณ (ถ้ามี)

## 12. เอกสารอ้างอิง

กรมศุลกากร. 2549. สถิติการนำเข้า-ส่งออกสินค้าของประเทศไทย. <http://www.customs.go.th> เข้าถึงข้อมูล 3 สิงหาคม 2552.

พานิชย์ ยศปัญญา. 2552. ชมพู่..อยากลิ้มชิมรสต้องห่อผล หน้า 137 ใน ไม้ผลรอบบ้าน. สำนักพิมพ์มติชน. กรุงเทพฯ 176 หน้า.

พจนา ตระกูลสุจริตน์, สุพัตรา อินทวิมลศรี, พรพิมล อธิปัญญาคม และนลินี ศิวากรณ์. 2555. ศึกษาลักษณะอาการ สาเหตุ และการแพร่ระบาดของโรคผลเน่าชมพู่. หน้า 481-485 ใน รายงานผลงานวิจัยประจำปี 2554 เล่ม 1. สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช กรมวิชาการเกษตร. โรงพิมพ์ชุมนุมสหกรณ์การเกษตรแห่งประเทศไทย กรุงเทพฯ.

เนตรนภิส เขียวขำ, บัณฑิต โสภณ และสมักร แก้วสุกแสง. 2553. การยับยั้งการเจริญของเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* จากผลไม้ 4 ชนิด ด้วยสารสกัดหยาบชา. วิทยาศาสตร์เกษตร 41 (3/1 พิเศษ กันยายน-ธันวาคม 2553) : 437-440.

นิพนธ์ วิสารธานนท์. 2542. โรคไม้ผลเขตร้อนและการป้องกันกำจัด. เอกสารเผยแพร่ทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์หลักสูตร “หมอพืช-ไม้ผล” ฉบับที่ 1. บริษัท เจ พีลิม โพรเซส จำกัด. กรุงเทพฯ. 172 หน้า.

ปียนันท์ สังขะไพฑูรย์ นันทิการ์ เสนแก้ว ลักขมี สุภัทรา และอรพรรณ วิเศษสังข์. 2550. การศึกษาวิจัยและทดสอบเทคโนโลยีการใช้สารสกัดจากพืชในการควบคุมเชื้อรา *Colletotrichum capsici* สาเหตุโรคแอนแทรคโนสพริก. อ้างโดย ปวีณา อุดมะตึง. 2554. ประสิทธิภาพการใช้เชื้อรา *Trichoderma virens* และแบคทีเรีย

*Bacillus subtilis* ในการป้องกันกำจัดโรคแอนแทรกซ์ในสบนผลพริกชี้ฟ้า. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีราชมงคลล้านนา. 67 หน้า.

เลขา มาโนช, พรพิมล อธิปัญญาคม, กัญญา เจริญไทย, คณิงนิจ บุศราคำ, อรุมา เจียมจิตร, ธิดา เดชฮาบ, จิตรา เกาะแก้ว และ ผจงจิต ภูจิณญาณ. 2547. เชื้อราโรคไม้ผลบนผลไม้ พืชผัก และราดินบริเวณจอมปลวก. หน้า 44-552 ใน รายงานการประชุมทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 42 สาขาพืช สาขาส่งเสริมและนิเทศศาสตร์เกษตร. ระหว่างวันที่ 3-6 กุมภาพันธ์ 2547. กรุงเทพฯ 651 หน้า

วิรัช ชูบำรุง ประไพศรี พิทักษ์ไพรวรรณ และพัฒนา สนธิรัตน์. 2528. ศึกษาเชื้อรา *Colletotrichum* spp. ในประเทศไทย. หน้า 128-140 ใน รายงานผลงานวิจัย พ.ศ. 2528 เล่ม 1. กองโรคพืชและจุลชีววิทยา กรมวิชาการเกษตร. กรุงเทพฯ.

Amadioha A.C. 1999. Evaluation of some plant leaf extracts against *Colletotrichum lindemuthianum* in cowpea. Arch. Phytopathol. Plant Prot. 32: 141-149.

Johnny, L., U. Kalsom Yusuf, and R. Nulit. 2010. The effect of herbal plant extracts on the growth and sporulation of *Colletotrichum gloeosporioides*. Journal of Applied Biosciences 34: 2218 - 2224

### 13. ภาคผนวก

## ภาคผนวก

ตารางที่ 1 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารสกัดจากพืช

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
ฆ่า-acetone	0.00 a	0.00 a
ฆ่า-hexane	0.00 a	0.00 a
ชะพลู-acetone	0.00 a	0.00 a
ชะพลู-hexane	2.47 c	2.47 b
พลู-acetone	1.25 b	4.82 c
พลู-hexane	3.63 d	2.40 b
acetone	5.18 ef	6.13 d
hexane	5.03 e	4.62 c
น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 f	9.00 e
F-test	**	**
CV (%)	27.17	7.98

<sup>1</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT

ตารางที่ 2 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารป้องกันกำจัดโรคพืชอะซอกซีสโตรบิน + ไดฟิโนโคลนาโซลที่ความเข้มข้นต่างๆ

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
250 ppm	1.25 ab	1.30 c
500 ppm	0.97 ab	1.13 b
750 ppm	2.07 b	1.22 bc
1,000 ppm	0.00 a	1.00 a
2,000 ppm	0.00 a	1.00 a
3,000 ppm	0.00 a	1.00 a
น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 c	9.00 d
F-test	**	**



CV (%)	89.05	3.22
--------	-------	------

<sup>1/</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT

ตารางที่ 3 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารป้องกันกำจัดโรคพืชแคบแทนที่ความเข้มข้นต่างๆ

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1/</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
250 ppm	3.97 c	4.52 c
500 ppm	2.25 b	2.60 b
750 ppm	0.00 a	0.00 a
1,000 ppm	0.00 a	0.00 a
2,000 ppm	0.00 a	0.00 a
3,000 ppm	0.00 a	0.00 a
น้ำกลั่นหนึ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 d	9.00 d
F-test	**	**
CV (%)	17.88	20.17

<sup>1/</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT

ตารางที่ 4 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารป้องกันกำจัดโรคพืชคาร์เบนดาซิมที่ความเข้มข้นต่างๆ

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1/</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
250 ppm	5.57 c	7.18 e
500 ppm	5.47 c	5.50 c
750 ppm	5.32 c	5.83 d
1,000 ppm	3.15 a	4.33 a
2,000 ppm	4.60 b	4.68 b
3,000 ppm	4.43 b	4.55 ab
น้ำกลั่นหนึ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 d	9.00 f
F-test	**	**
CV (%)	7.27	4.05

<sup>1/</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT

ตารางที่ 5 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารป้องกันกำจัดโรคพืชแมนโคเซบที่ความเข้มข้นต่างๆ

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1/</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
250 ppm	5.83 bc	2.33 b
500 ppm	5.57 bc	0.00 a
750 ppm	5.37 b	0.00 a
1,000 ppm	0.00 a	0.00 a
2,000 ppm	0.00 a	0.00 a
3,000 ppm	0.00 a	0.00 a
น้ำกลั่นนึ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 c	9.00 c
F-test	**	**
CV (%)	13.43	9.28

<sup>1/</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT

ตารางที่ 6 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารป้องกันกำจัดโรคพืชโปรคลอราซที่ความเข้มข้นต่างๆ

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1/</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
250 ppm	3.52 c	1.48 d
500 ppm	2.25 b	1.22 c
750 ppm	1.83 b	1.05 b
1,000 ppm	0.00 a	0.00 a
2,000 ppm	0.00 a	0.00 a
3,000 ppm	0.00 a	0.00 a
น้ำกลั่นนึ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 d	9.00 e
F-test	**	**
CV (%)	25.80	3.37

<sup>1/</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT

ตารางที่ 7 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารป้องกันกำจัดโรคพืชไตรฟลอกซ์สโตรบินที่ความเข้มข้นต่างๆ

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1/</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
250 ppm	ไม่ได้ทดลอง	ไม่ได้ทดลอง
500 ppm	ไม่ได้ทดลอง	ไม่ได้ทดลอง
750 ppm	ไม่ได้ทดลอง	ไม่ได้ทดลอง
1,000 ppm	6.80 b	6.75 a
2,000 ppm	6.75 b	6.42 a
3,000 ppm	7.20 b	6.50 a
น้ำกลั่นหนึ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 a	9.00 b
F-test	**	**
CV (%)	7.48	3.93

<sup>1/</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT

ตารางที่ 8 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารป้องกันกำจัดโรคพืชสตอปราที่ความเข้มข้นต่างๆ

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1/</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
25 เปอร์เซ็นต์	9.00 b	8.70
50 เปอร์เซ็นต์	8.75 b	9.00
75 เปอร์เซ็นต์	9.00 b	9.00
100 เปอร์เซ็นต์	8.90 b	9.00
น้ำกลั่นหนึ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 a	9.00
F-test	**	ns
CV (%)	4.78	8.94

<sup>1/</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT

ตารางที่ 9 ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนีเชื้อรา *Colletotrichum gloeosporioides* และ *Pestalotiopsis guepinii* อายุ 6 วันที่เจริญบนอาหาร PDA ผสมกับสารป้องกันกำจัดโรคพืชชนิดต่างๆ ตามอัตราความเข้มข้นที่แนะนำบนฉลาก

กรรมวิธี	ค่าเฉลี่ยเส้นผ่าศูนย์กลางโคโลนี (เซนติเมตร) <sup>1/</sup>	
	<i>Colletotrichum gloeosporioides</i>	<i>Pestalotiopsis guepinii</i>
อะซอกซีสโตรบิน+ไดฟิโนโคนาโซล 500 ppm	0.97 b	1.13 b
แคบแทน 2,000 ppm	0.00 a	0.00 a
คาร์เบนดาซิม 500 ppm	5.32 d	5.50 c
แมนโคเซบ 2,000 ppm	0.00 a	0.00 a
โพรคลอราซ 500 ppm	2.25 c	1.22 b
ไตรฟลอกซีสโตรบิน 1,000 ppm	6.80 f	6.75 d
น้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ (control)	6.00 e	9.00 e
F-test	**	**
CV (%)	11.89	4.12

<sup>1/</sup> ค่าเฉลี่ยในแนวตั้งที่กำกับด้วยตัวอักษรเหมือนกันไม่แตกต่างกันทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยวิธี DMRT