แบบฟอร์ม 3

เอกสารแนบ 3

แบบฟอร์มรายงานเรื่องเต็ม ผลการทดลองสิ้นสุด ปีงบประมาณ 2556

1. แผนงานวิจัย วิจัยและพัฒนาการผลิตพืชเศรษฐกิจเฉพาะพื้นที่อย่างมีคุณภาพในเขตภาคกลาง

2. โครงการวิจัย วิจัยและพัฒนาเทคโนโลยีการผลิตฝรั่ง
   กิจกรรมที่ 1 วิจัยและพัฒนาเทคโนโลยีการผลิตฝรั่ง
   กิจกรรมย่อย -
3. ชื่อการทดลอง (ภาษาไทย) การจัดการโรคเหี่ยวฝรั่ง
   ชื่อการทดลอง (ภาษาอังกฤษ) Management of Guava Wilt Disease

4. คณะผู้ดำเนินงาน

ธิติยา สารพัฒน์ พจนา ตระกลูสุขรัตน์

กลุ่มวิจัยโรคพืช สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช

---

5. บทคัดย่อ

โรคเหี่ยวของฝรั่งมีปัญหาที่ส่งผลให้เกิดความสูญเสียของผลผลิต ซึ่งโรคเหี่ยวทำให้ฝรั่งแสดงอาการใบไหม้ ยอดเหี่ยว กิ่งแห้ง ต้นทรุดโทรม โคนต้นและรากถูกทำลาย ทำให้ฝรั่งยืนต้นตายเป็นจำนวนมากและเชื้อโรคสามารถลุกลามได้รวดเร็ว สาเหตุเกิดจากเชื้อรา *Nalanthamala psidii* โรคนี้เกิดเป็นพื้นที่กว้างโดยเฉพาะ อ.บ้านแผ้ว จ.สมุทรสาคร อ.สามพราน จ.นครปฐม และ อ.ดำเนินสะดวก จ.ราชบุรี เป็นพื้นที่การระบาดหนักและเป็นพื้นที่หลักในการปลูกฝรั่ง จึงได้ทำการทดสอบประสิทธิภาพของสารต่างๆที่ใช้ในการจัดการทั้งโรคเหี่ยว จากผลการทดลองพบว่า มี สาร 10 ชนิดที่มีประสิทธิภาพดีในในการควบคุมการเจริญของเชื้อราดังกล่าวที่ ระดับความเข้มข้น 500 ppm ในระดับห้องปฏิบัติการคือ Prochloraz 45%EC Benomyl 50% WP Pyraclostrobin 25%WV Etridiazole 25%SC Thiram 80% WG Tetraconazole 40%EW Difenoconazole 25%EC Tridemorph 75%SC Carbendazim 50%WP Myclobutanil 25%EC

6. คำนำ

ฝรั่ง (*Psidium guajava* L.) ปัจจุบันมีการปลูกทั่วไปในเขตร้อนและเขตกึ่งร้อน เป็นไม้ผลที่มีความสำคัญอีกชนิดหนึ่ง ผลสดเป็นที่นิยมของผู้บริโภค เนื่องจากมีคุณค่าทางอาหารสูง สำหรับการปลูกฝรั่งในประเทศไทยนิยมปลูกฝรั่งเพื่อบริโภคผลสด โดยในปี พ.ศ. 2555 มีพื้นที่ปลูกฝรั่ง 40,407 ไร่ เป็นพื้นที่ให้ผลผลิต 36,589 ไร่ คิดเป็นร้อยละ 90.6 ของพื้นที่ปลูกทั้งหมด ผลผลิตรวม 99,575 ตัน ผลผลิตเฉลี่ย 2,721 กิโลกรัมต่อไร่ มูลค่าผลผลิตตามราคาที่เกษตรกรขายได้ 1,100 ล้านบาท แหล่งปลูกส่วนใหญ่อยู่ในเขตภาคกลาง 34,207 ไร่ คิดเป็นร้อยละ 84.7 ของพื้นที่ปลูกทั้งประเทศ แหล่งปลูกฝรั่งที่สำคัญได้แก่ จังหวัดนครปฐม 15,920 ไร่, ราชบุรี 7,592, สมุทรสาคร 6,496 ไร่, ตาก 1,434 ไร่ และปทุมธานี 1,054 ไร่ (สำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร, 2556)

โรคเหี่ยวของฝรั่งได้พบว่ามีปัญหามาแล้วในปี พ.ศ.2541 พรพิมลและคณะได้ศึกษาโรคเหี่ยวฝรั่งของประเทศไทย ซึ่งมีการระบาดในหลายจังหวัดและได้สรุปไว้ว่า เชื้อราสาเหตุโรคเหี่ยวฝรั่งเกิดจากเชื้อรา *Nalanthamala psidii* จนถึงปัจจุบัน พ.ศ.2552 เกษตรผู้ปลูกฝรั่ง อ.ดำเนินสะดวก จ.ราชบุรี และ อ.บ้านแพ้ว จ.สมุทรสาคร ซึ่งเป็นเขตติดต่อกัน ได้ขอความช่วยเหลือให้หาคำตอบในการป้องกันกำจัดโรคที่ทำให้ต้นฝรั่งตาย โดยได้ส่งตัวอย่างโรคมาวินิจฉัยที่กลุ่มวิจัยโรคพืช สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช กรมวิชาการเกษตร กรุงเทพฯ

ธิติยาและคณะ พบว่า โรคเหี่ยวเกิดจากเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ได้ทำความเสียหายอย่างหนักต่อการผลิตฝรั่งในพื้นที่ปลูกฝรั่ง อ.บ้านแพ้ว จ.สมุทรสาคร อ.สามพราน จ.นครปฐม อ.ดำเนินสะดวก จ. ราชบุรี และ อ.แกลง จ.ระยอง ซึ่งโรคเหี่ยวสามารถเกิดกับต้นฝรั่งขนาดใหญ่ติดผลแล้ว ขนาดกลางและต้นขนาดเล็กที่ใช้ปลูกซ่อมก็มีอาการเหี่ยวเป็นกิ่งๆ ใบสีเขียวซีด ปลายใบไหม้ ถอนต้นมาดูพบว่ารากเน่า เมื่อใช้มีดเฉือนลำต้นพบว่าเนื้อเยื่อพืชมีสีน้ำตาลเรียกว่าโรคโคนเน่า จึงทำให้เกิดอาการเหี่ยว ยืนต้นตายจากการขาดน้ำและอาหารไปเลี้ยงลำต้น และโรคเหี่ยวสามารถลุกลามไปยังต้นข้างเคียงได้ เมื่อนำตัวอย่างโรคมาเลี้ยงเชื้อในห้องปฏิบัติการได้เชื้อราชนิดเดียวกันกับเชื้อราที่ พรพิมลและคณะได้ศึกษาไว้

เกษตรกรต้องการทราบชนิด ของสารป้องกันกำจัดโรคพืชที่มีประสิทธิภาพ อัตราความเข้มข้นที่เหมาะสม และวิธีการใช้อย่างเร่งด่วน เพราะโรคลุกลามอย่างต่อเนื่อง จนเกษตรกรยอมแพ้หันมาปลูกพืชชนิดอื่นทดแทนฝรั่ง นอกจากใช้สารป้องกันกำจัดโรคพืชแล้ว จะต้องใช้วิธีอื่นๆ ร่วมด้วย เพื่อจัดการโรค ที่มีเชื้อราสาเหตุอยู่ในดินให้ได้ผล

7. วิธีดำเนินการและอุปกรณ์

-อุปกรณ์

1.ฝรั่งพันธุ์กิมจู

2.เชื้อรา *Nalanthamara psidii*

3.วัสดุทดลองในการปลูกพืช เช่น ดินปลูก กระถาง จานรองกระถาง

4.อุปกรณ์และสารเคมี ในห้องปฏิบัติการ

5.สารป้องกันกำจัดโรคพืช 12 ชนิด

-วิธีดำเนินการ

วางแผนการทดลอง แบบ CRD 8 ซ้ำ 50 กรรมวิธี โดยจานเลี้ยงเชื้อรา 1 จานเป็น 1 ซ้ำ ดังนี้

กรรมวิธีที่ 1 Prochloraz 45%EC ความเข้มข้น 500 ppm.

กรรมวิธีที่ 2 Prochloraz 45%EC ความเข้มข้น 1000 ppm.

กรรมวิธีที่ 3 Prochloraz 45%EC ความเข้มข้น 1500 ppm.

กรรมวิธีที่ 4 Prochloraz 45%EC ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 5 Carboxin 75%WP ความเข้มข้น 500 ppm.

กรรมวิธีที่ 6 Carboxin 75%WP ความเข้มข้น 1000 ppm.

กรรมวิธีที่ 7 Carboxin 75%WP ความเข้มข้น 1500 ppm.

กรรมวิธีที่ 8 Carboxin 75%WP ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 9 Cholothalonil 75% WP ความเข้มข้น 500 ppm.

กรรมวิธีที่ 10 Cholothalonil 75% WP ความเข้มข้น 1000 ppm.

กรรมวิธีที่ 11 Cholothalonil 75% WP ความเข้มข้น 1500 ppm.

กรรมวิธีที่ 12 Cholothalonil 75% WP ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 13 Bestchoice -pro ความเข้มข้น 500 ppm.

กรรมวิธีที่ 14 Bestchoice -pro ความเข้มข้น 1000 ppm.

กรรมวิธีที่1 5 Bestchoice -proความเข้มข้น 1500 ppm.

กรรมวิธีที่ 16 Bestchoice -pro ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 17 Benomyl 50% WP ความเข้มข้น 500 ppm.

กรรมวิธีที่ 18 Benomyl 50% WP ความเข้มข้น 1000 ppm.

กรรมวิธีที่ 19 Benomyl 50% WP ความเข้มข้น 1500 ppm.

กรรมวิธีที่ 20 Benomyl 50% WP ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 21 Kresoxim-methyl 50% WG ความเข้มข้น 500 ppm.

กรรมวิธีที่ 22 Kresoxim-methyl 50% WG ความเข้มข้น 1000 ppm.

กรรมวิธีที่ 23 Kresoxim-methyl 50% WG ความเข้มข้น 1500 ppm.

กรรมวิธีที่ 24 Kresoxim-methyl 50% WG ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 25 Pyraclostrobin 25%WV ความเข้มข้น 500 ppm.
กรรมวิธีที่ 26 Pyraclostrobin 25%WV ความเข้มข้น 1000 ppm.
กรรมวิธีที่ 27 Pyraclostrobin 25%WV ความเข้มข้น 1500 ppm.
กรรมวิธีที่ 28 Pyraclostrobin 25%WV ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 29 Etridiazole 25%SC ความเข้มข้น 500 ppm.
กรรมวิธีที่ 30 Etridiazole 25%SC ความเข้มข้น 1000 ppm.
กรรมวิธีที่ 31 Etridiazole 25%SC ความเข้มข้น 1500 ppm.
กรรมวิธีที่ 32 Etridiazole 25%SC ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 33 Metalaxyl 25%WP ความเข้มข้น 500 ppm.
กรรมวิธีที่ 34 Metalaxyl 25%WP ความเข้มข้น 1000 ppm.
กรรมวิธีที่ 35 Metalaxyl 25%WP ความเข้มข้น 1500 ppm.
กรรมวิธีที่ 36 Metalaxyl 25%WP ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 37 Thiram 80% WG ความเข้มข้น 500 ppm.
กรรมวิธีที่ 38 Thiram 80% WG ความเข้มข้น 1000 ppm.
กรรมวิธีที่ 39 Thiram 80% WG ความเข้มข้น 1500 ppm.
กรรมวิธีที่ 40 Thiram 80% WG ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 41 Tetraconazole 40%EW ความเข้มข้น 500 ppm.
กรรมวิธีที่ 42 Tetraconazole 40%EW ความเข้มข้น 1000 ppm.
กรรมวิธีที่ 43 Tetraconazole 40%EW ความเข้มข้น 1500 ppm.
กรรมวิธีที่ 44 Tetraconazole 40%EW ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 45 Difenoconazole 25%EC ความเข้มข้น 500 ppm.
กรรมวิธีที่ 46 Difenoconazole 25%EC ความเข้มข้น 1000 ppm.
กรรมวิธีที่ 47 Difenoconazole 25%EC ความเข้มข้น 1500 ppm.
กรรมวิธีที่ 48 Difenoconazole 25%EC ความเข้มข้น 2000 ppm.

กรรมวิธีที่ 49 ควบคุม ไม่ใช้สาร
กรรมวิธีที่ 50 ควบคุม ไม่ใช้สาร

ขั้นตอนและวิธีในการวิจัย ดำเนินการตามขั้นตอนต่อไปนี้

1. สำรวจแปลงเกษตรกรที่มีปัญหาโรคเหี่ยวฝรั่ง

2. เก็บตัวอย่างรากและดินจากต้นที่เป็นโรคเหี่ยวในตำแหน่งบริเวณโคนต้น และบริเวณที่เป็นโรคเหี่ยว ในรัศมี 1-2 เมตร นำมาแยกเชื้อในห้องปฏิบัติการให้ได้เชื้อบริสุทธิ์

3.ทดสอบประสิทธิภาพของสารป้องกันกำจัดโรคพืช 12 ชนิดในการควบคุมเชื้อรา *Nalanthamara psidii* ระดับห้องปฏิบัติการ โดยนำเชื้อบริสุทธิ์ของเชื้อ *Nalanthamara psidii* มาเลี้ยงบนอาหาร PDA บ่มเชื้อไว้ที่อุณหภูมิห้อง 7 วันเชื้อเจริญเติมจานเลี้ยงเชื้อจึงนำมาเป็นหัวเชื้อในการทดสอบประสิทธิภาพของสารฯ โดย ใช้ cork borer เบอร์ 4 ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 0.5 เซนติเมตร แล้วใช้เข็มเขี่ยตักชิ้นวุ้นของเชื้อรา 1 ชิ้น ไปวางบนใบอาหารเลี้ยงเชื้อPDA ที่มีสารป้องกันกำจัดโรคพืชชนิดและอัตราตามกรรมวิธีทดลองข้างต้นจากนั้นบ่มที่บ่มเชื้อไว้ที่อุณหภูมิห้อง 7 วัน บันทึกการเกิดเจริญเติบโตของเส้นใยโดยวัดขนาดของโคโลนี หลังการทดลอง 3, 5, และ 7 วัน และเปรียบเทียบชุดควบคุม(ไม่ใช้สาร)

8. ระยะเวลา (เริ่มต้น – สิ้นสุด)

ระยะเวลาเริ่มต้นปีงบประมาณ 2555 สิ้นสุด 2556 รวม 1 ปี

เริ่มทดลอง ตุลาคม 2555 ถึง กันยายน 2556

9. สถานที่ดำเนินการ

ห้องปฏิบัติการกลุ่มงานไส้เดือนฝอย กลุ่มวิจัยโรคพืช สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช และแปลงเกษตรกร ในพื้นที่การระบาดของโรค จ.นครปฐม ราชบุรี สมุทรสาคร

10. ผลการทดลองและวิจารณ์ (พร้อมภาพประกอบ)

ในปี 2554-2555 สำรวจโรคเหี่ยวที่สวนเกษตรกรอ.ดำเนินสะดวก จ.ราชบุรี ,สมุทรสาคร กาญจนบุรี ,ชลบุรี ได้เชื้อรา *Nalanthamala* sp. 4 ไอโซเลท ลักษณะการทำลายที่โคนต้นและราก เช่นเดียวกับโรคเหี่ยวที่สวนเกษตรกรที่ อ.สามพราน จ.นครปฐม ทำให้เกิดอาการเหี่ยวเป็นบางกิ่งหรือทั้งต้นเมื่ออาการรุนแรงจะทำให้ต้นตาย

และสวนเกษตรกรที่ อ.สามพราน จ.นครปฐม เก็บตัวอย่างโรคแยกเชื้อ พบ เชื้อรา *Phytopthora* sp. 1 ไอโซเลท เข้าทำลายโคนต้น และราก ทำให้ต้นฝรั่งแสดงอาการเหี่ยวไม่มีการเจริญเติบโต และตายในที่สุด

การทดสอบประสิทธิภาพของสารป้องกันกำจัดเชื้อรา 10 ชนิด ต่อการยับยั้งการเจริญของเส้นใยของเชื้อรา *Nalanthamala* sp. ในห้องปฏิบัติการ ที่ความเข็มข้น 500, 1,000 ,1,500 และ 2,000 ppm. พบว่าสารสารไตรดีมอฟ (คาลิกซิน),คาร์เบนดาซิม(บาวิสติน) และไมโครบิวทานิล(ซีสเทน-อี) ทุกความเข็มข้นมีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของเส้นใยได้ดี

การทดสอบประสิทธิภาพของเชื้อแบคทีเรียปฏิปักษ์ 50 ไอโซเลท ต่อการยับยั้งการเจริญของเส้นใยของเชื้อรา *Nalanthamala* sp. ในห้องปฏิบัติการ พบว่าได้เชื้อแบคทีเรียปฏิปักษ์ 5 ไอโซเลท ที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญของเส้นใยได้ดี

เนื่องจากการเสนองานวิจัยกล่าวถึงเฉพาะโรคเหี่ยวฝรั่งที่มีเชื้อรา *Nalanthamala* sp. เป็นสาเหตุของโรคดังนั้นเมื่อพบว่ามีเชื่อรา *Phytopthora* sp. เป็นเชื้อราสาเหตุโรคเหี่ยวอีกชนิดหนึ่งที่

สามารถทำให้เกิดความเสียหายในลักษณะเดียวกัน การทดลองครั้งนี้จะศึกษาเฉพาะโรคเหี่ยวที่เกิดจาก *Nalanthamrla* sp. เพียงอย่างเดียวเท่านั้น

ลักษณะอาการของต้นฝรั่งที่เป็นโรค

รากฝอยเน่าถอดปลอก แผลเน่าที่โคนต้น

เส้นใยสีเหลืองอ่อนของเชื้อราสาเหตุโรคเหี่ยวฝรั่ง *Nalanthamala* sp. ในอาหาร PDA

<u>ในปี 2556</u>

การทดสอบประสิทธิภาพของสารป้องกันกำจัดโรคพืช12 ชนิดในการควบคุมเชื้อรา *Nalanthamara psidii* ระดับห้องปฏิบัติการ วางแผนการทดลอง แบบ CRD 8 ซ้ำ 50 กรรมวิธี โดยจานเลี้ยงเชื้อรา 1 จานเป็น 1 ซ้ำ ดังนี้ผลการทดลองพบว่า มี 7 ชนิดที่มีประสิทธิภาพดีสามารถควบคุมการ

เติบโตของเชื้อได้ร้อยเปอร์เซ็นต์ในระดับความเข้มข้น 500 ppm ได้แก่ 1. Prochloraz 45% EC 2. Benomyl 50% WP 3. Pyraclostrobin 25% WV 4. Etridiazole 25% SC 5. Thiram 80% WG 6. Tetraconazole 40% EW 7. Difenoconazole 25%EC

11. สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ

การจัดการโรคเหี่ยวฝรั่งที่เกิดจากเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ปัญหาหลักที่พบคือต้นฝรั่งยืนต้นตายจากที่สำรวจมีตั้งแต่อายุ 2 ถึง 6 ปี และมักจะเกิดในช่วง 3 ถึง 4 ปี กรณีที่เป็นโรคเหี่ยวนั้นมีตัวอย่างจากการสังเกตในสวนของเกษตรกรที่ปลูก ฝรั่งประมาณ 440 ต้น ในช่วงต้นปีได้ไปสำรวจพบโรคต้นที่เป็นโรคเหี่ยวประมาณ 60 ต้น ในระยะเวลาไม่เกิน 6 เดือนกลับไปสำรวจอีกครั้งต้นฝรั่งหายไปกว่าร้อยต้น ประมาณ 1 ใน 4 ของแปลง ซึ่งเมื่อฝรั่งแสดงอาการเหี่ยว ใบซีด ขอบใบแห้ง กิ่งแห้ง ลำต้นแห้ง เกษตรกรมักตัดต้นฝรั่งทิ้งแล้วปลูกซ่อมแทน แต่ต้นปลูกซ่อมมักจะเป็นโรคเช่นเดียวกัน เนื่องจากเชื้อรา *Nalanthamala psidii* เป็นเชื้อราที่อยู่ในดินดังนั้นแม้จะไม่มีส่วนบนดินแล้ว(เนื่องจากตัดต้นฝรั่งไป) แต่เชื้อรายังสามารถเจริญเติบโตได้ ถึงแม้จะมีวิธีการจัดการที่ได้ผลดีเช่นการขุดตอแล้วเผาทำลายแต่เสียค่าใช้จ่ายสูงและขาดแคลนแรงงาน ดังนั้นการนำสารป้องกันกำจัดโรคพืช 7 ชนิดที่มีประสิทธิภาพดี ในระดับห้องปฏิบัติการไปทดลองใช้ในแปลงเกษตรกรเพื่อคัดเลือกสารป้องกันกำจัดโรคที่เหมาะสมที่สุดในการจัดการโรคเหี่ยวของฝรั่งในแปลงต่อไป สารป้องกันกำจัดโรคพืช 7 ชนิดที่มีประสิทธิภาพดีในการควบคุมการเจริญของเชื้อราดังกล่าวที่ ระดับความเข้มข้น 500 ppm ในระดับห้องปฏิบัติการได้แก่ 1. Prochloraz 45% EC 2. Benomyl 50%WP 3. Pyraclostrobin 25% WV 4. Etridiazole 25% SC 5. Thiram 80% WG 6. Tetraconazole 40% EW 7. Difenoconazole 25%EC

12. การนำผลงานวิจัยไปใช้ประโยชน์: ให้ระบุว่าผลงานที่สิ้นสุดได้นำไปใช้ประโยชน์ พัฒนาต่อหรือถ่ายทอดได้ในประเด็นอะไรบ้าง (ระบุเป็นข้อ ๆ)งานวิจัยนี้นำไปใช้ประโยชน์ พัฒนาต่อหรือถ่ายทอดได้โดย

1.สามารถนำผลทดลองในห้องปฏิบัติการขยายผลไปทดลองในแปลงที่เกิดการระบาดของโรคเมื่อทดสอบในแปลงได้ผลดีสามารถนำผลนั้นแนะนำเกษตรกรผู้ปลูกฝรั่งได้

13. คำขอบคุณ(ถ้ามี)

ขอขอบคุณ คุณสุพัตรา อินทวิมลศรี หัวหน้าโครงการวิจัยและพัฒนาเทคโนโลยีการผลิตฝรั่ง และผู้ดำเนินการทดลองการจัดการโรคเหี่ยวฝรั่ง ในปี 2554-2555และทีมงานของกลุ่มงานไส้เดือนฝอยกลุ่มวิจัยโรคพืช สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช และคุณสุชาติ ชูศรี คุณรสสุคนธ์ รุ่งแจ้ง นักวิชาการเกษตร คุณอภิชัย อยู่เอี่ยม และคุณแฉล้ม แจ้งสว่าง พนักงานขับรถยนต์ กลุ่มวิจัยโรคพืช สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช คุณพุธ จันมะโน นักวิชาการส่งเสริมการเกษตรชำนาญการ กรมส่งเสริมการเกษตร และเกษตรผู้ปลูกฝรั่งที่ให้ความร่วมมือในการทำวิจัยอย่างดียิ่ง

14. เอกสารอ้างอิง

พรพิมล อธิปญญาคม และเลขา มาโนช. 2541. โรคเหี่ยวของฝรั่ง. *ใน* การประชุมทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร ครั้งที่ 36, 3-5 กุมภาพันธ 2541 มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร กรุงเทพฯ.

สำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร. 2556. **สถิติการเกษตรของประเทศไทย ปี 2555**. ชุมนุมสหกรณ์การเกษตร แห่งประเทศไทย จำกัด สาขา 4 นนทบุรี. 174 หน้า.

15. ภาคผนวก (ถ้ามี)

ตารางที่ 1 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Prochloraz 45%EC ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน(ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Prochloraz 45%EC	R1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T1	R2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T1	R3	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T1	R4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T1	R5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T1	R6	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T1	R7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T1	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

ตารางที่ 2 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Carboxin 75%WP ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)				เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)				เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)			
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm	1000 ppm	1500 ppm	2000 ppm	500 ppm	1000 ppm	1500 ppm	2000 ppm	500 ppm	1000 ppm	1500 ppm	2000 ppm

Carboxin 75%WP	R1	1.4	1.3	0	0	0	0	0	0	2.3	2.2	2.1	2.1	1.3	1.2	0.9	0.9	4.5	4.7	4.3	4.5	2.8	3	2.1	1.9
T2	R2	1.4	1.4	0	0	0	0	0	0	2.1	2.5	1.3	1.4	1.1	1.3	1.2	1.1	4.7	5	3.2	3.2	3	2.8	2.4	2.4
T2	R3	0.9	1.1	0	0	0	0	0	0	2.2	2.4	1.9	1.8	1.1	1	1.2	1.1	4.8	5	3.6	3.7	2.4	2.6	2.2	2.2
T2	R4	0.9	0.9	0	0	0	0	0	0	2.6	2.5	2.1	2	1.4	1.3	1.2	1.1	4.6	4.2	3.8	4	2.8	2.9	2.7	2.7
T2	R5	1.2	1.2	0	0	0	0	0	0	1.9	2.3	2	2	1.2	1.1	1	1	4.7	5	3.3	3	2.6	2.7	2.2	2.2
T2	R6	1	1.1	0	0	0	0	0	0	2.4	2.4	1.2	1.2	1.3	1.4	0.8	0.9	4.7	4.6	3.9	3.9	2.9	2.9	2.1	2
T2	R7	1	1.1	0	0	0	0	0	0	2.6	2.5	1.7	1.4	1.3	1.5	1	1.1	4.8	4.7	3.7	3.8	3.1	2.2	2.4	2.4
T2	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1.8	1.9	1.2	1.4	1	1.1	0	0	4.2	4	3	2.8	2.5	2.3

ตารางที่ 3 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Cholothalonil 75% WP ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Cholothalonil 75% WP	R1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1.1	1	1	1	0	0	0	0	1.1	1	1	1	0	0
T3	R2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	1	0.8	0.9	0	0	0	0	1	1	0.8	0.9	0	0
T3	R3	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1.1	1.1	0.9	0.9	0	0	0	0	1.1	1.1	0.9	0.9	0	0
T3	R4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	1	0.9	1	0	0	0	0	1	1	0.9	1	0	0
T3	R5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0.9	1	0.9	0.9	0	0	0	0	0.9	1	0.9	0.9	0	0
T3	R6	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0.9	1	0	0	0	0	0	0	0.9	1	0	0	0	0
T3	R7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	1	1	0	0	0	0	0	0	1	1	0	0	0	0

T3	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

ตารางที่ 4 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Bestchoice -pro ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Bestchoice -pro	R1	2	1.8	1.8	2	1.9	2	1.8	1.9	2.9	3	3.1	2.9	2.9	3	2.7	2.8	5.1	5.3	5.1	5.3	2.6	2.5	5.8	5.4
T4	R2	1.9	1.8	2	2	1.8	2	1.9	1.9	2.9	2.7	2.8	2.8	3	3.2	3.2	3	4.9	5.2	5.2	5.8	5.8	6	5.6	5.9
T4	R3	1.8	1.8	2.1	2	1.8	2	1.8	1.7	2.9	2.9	2.9	2.9	2.9	3.1	2.9	2.6	5.1	5	5.2	5.7	4.9	4.5	5.5	5.6
T4	R4	2	2	2	2	1.7	2	1.8	1.7	2.8	3.3	3.2	3.1	3.1	3.1	3.2	3.2	5.3	5.5	5.7	5.8	3	2.9	4.9	4.8
T4	R5	2	1.9	2	2	1.7	2	1.9	1.8	3	3.2	3	2.7	2.5	2.1	3.2	3.2	5	5.3	5.2	5.1	6.2	5.6	5.7	5.5
T4	R6	1.9	1.8	1.7	2	1.9	2	1.8	1.9	2.9	3	3	2.8	3	3.1	3.5	3.6	5	5	5.3	5.1	5.5	5.7	6	6
T4	R7	2.1	2	1.7	2	1.9	2	1.8	1.8	2.9	2.8	2.9	2.8	3.1	2.5	3	3.2	4.6	5.1	5.3	4.7	3.1	2.5	5.6	5.4
T4	R8	1.7	1.9	1.8	2	1.7	2	1.9	1.8	3	3.2	3	3.1	3.1	3.3	3.1	3.2	5.5	5.5	5.2	5.2	5.2	5.3	5.7	5.5

ตารางที่ 5 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Benomyl 50% WP ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Benomyl 50% WP	R1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T5	R2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T5	R3	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T5	R4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T5	R5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T5	R6	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T5	R7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T5	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

ตารางที่ 6 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Kresoxim-methyl 50% WG ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Kresoxim-methyl 50% WG	R1	1.3	1.2	1.1	1	1.6	1	1.1	1.2	2.8	2.1	1.3	2.1	1.6	1.4	1.2	1.5	4.8	4.9	3.3	3.2	3.1	2.9	3.2	2.9
T6	R2	1.3	1.3	1.2	1	1.3	1	1.6	1.4	2.5	2.6	2	2.3	2.3	2.2	1.9	2	4	4	3.6	3.5	2.7	2.8	3.2	3.1

T6	R3	1.1	1.4	1.9	2	1.2	1	1.3	1.4	2.6	2.8	2.2	2.2	2.2	2	2.2	2.2	4.1	4	3.3	3.7	3.1	3.2	3.2	3
T6	R4	1.5	1.5	1.2	1	1.1	1	1.1	1.5	2.6	2.5	2.1	2.4	1.3	1.9	2.4	2.2	4.4	4.2	3.9	4.1	3	3	3.3	3.2
T6	R5	1.4	1.2	1.4	1	1.1	1	1.5	1.5	2.6	2.7	2.2	2.3	1.9	1.9	2.4	2.3	5	5	3.1	3.1	3	2.9	3.1	3
T6	R6	1.4	1.5	1.2	1	1.6	2	1.3	1.1	2.8	2.8	2.1	2	2.1	2	2.1	1.9	4.3	4.1	3.3	3.5	2.9	2.6	3.2	2.8
T6	R7	1.2	1.4	1.2	1	1.5	2	1.9	1.4	2.5	2.3	1.9	2	1.8	1.7	2	1.8	4.2	4.4	3.5	3.5	2.4	2.6	2.8	3
T6	R8	1.3	1.5	1.4	2	1.1	1	1.5	1.9	2.6	2.5	2.5	2.5	2.3	2.4	1.8	1.9	4.3	4.5	2.9	2.9	3	2.9	2.4	2.4

ตารางที่ 7 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Pyraclostrobin 25%WV ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Pyraclostrobin 25%WV	R1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T7	R2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T7	R3	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T7	R4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T7	R5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T7	R6	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T7	R7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T7	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

ตารางที่ 8 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Etridiazole 25%SC

ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Etridiazole 25%SC	R1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T8	R2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T8	R3	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T8	R4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T8	R5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T8	R6	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T8	R7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T8	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

ตารางที่ 9 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Metalaxyl 25%WP ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Metalaxyl 25%WP	R1	1.9	2	1.8	2	2.2	2	1.8	1.8	3.5	3.5	3.4	3.5	4.1	4	3.7	3.8	6.4	6.5	5.9	6	7.2	7	6.6	7
T9	R2	1.8	1.9	1.9	2	2.1	2	1.7	1.7	3.7	3.6	3.5	3.4	3.9	3.5	3.1	3.2	6.3	6.5	6.4	5.6	5.9	5.7	4.8	4

T9	R3	1.9	1.8	1.5	2	2.2	2	1.8	1.6	3.7	3.8	3.5	3.5	3.8	3.8	3.2	3.2	6.2	6.3	5.9	5.8	6.4	5.1	5.8	5.9
T9	R4	1.9	1.7	1.8	2	2.1	2	1.6	1.6	3.8	3.5	3.4	3.4	4.1	4	3.1	2.8	6.6	6.8	5.9	6	5.4	7.4	6.2	6.5
T9	R5	1.8	1.7	1.9	2	2.1	2	1.5	1.7	3.5	3.6	3.3	3.4	4.2	3.9	3	3.1	6.6	6.7	6.1	6	6.1	6.9	6.1	6.5
T9	R6	1.9	1.9	1.9	2	2.3	2	1.8	1.9	3.7	3.6	3.3	2.9	3.7	4.1	3.3	3.6	6.6	6.7	5.8	5.9	5.6	7.9	6.2	6.9
T9	R7	1.8	1.8	2	2	2	2	1.7	1.7	3.6	3.8	3.5	3.6	4.1	4.1	3.7	3.6	6.4	6.2	5.6	6.2	6.5	5.8	5.8	5.8
T9	R8	1.7	1.8	1.9	2	2.2	2	1.9	1.9	3	3.6	2.7	3.5	4.2	4.3	3	3.2	6	5.3	5.9	5.9	7.3	6	5.7	5.5

ตารางที่ 10 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Thiram 80% WG ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Thiram 80% WG	R1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T10	R2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T10	R3	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T10	R4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T10	R5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T10	R6	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T10	R7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T10	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

ตารางที่ 11 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Tetraconazole 40%EW

ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Tetraconazole 40%EW	R1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T11	R2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T11	R3	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T11	R4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T11	R5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T11	R6	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T11	R7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T11	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

ตารางที่ 12 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งใส่สาร Difenoconazole 25%EC ที่ความเข้มข้น 500, 1000, 1500 และ 2000 ppm โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี	อายุเชื้อ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)								เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)							
ความเข้มข้น	ซ้ำ	500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm		500 ppm		1000 ppm		1500 ppm		2000 ppm	
Difenoconazole 25%EC	R1	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

T12	R2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T12	R3	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T12	R4	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T12	R5	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T12	R6	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T12	R7	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0
T12	R8	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0

ตารางที่ 13 แสดงการวัดเส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนีของเชื้อรา *Nalanthamala psidii* ที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อซึ่งไม่ใส่สารป้องกันกำจัดโรคพืช โดยวัดเมื่อบ่มเพาะเชื้อราได้ 3, 5 และ 7 วัน

กรรมวิธี		อายุเชื้อ						กรรมวิธี		อายุเชื้อ					
	ซ้ำ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)		เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)		เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)			ซ้ำ	เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 3 วัน (ซม.)		เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 5 วัน (ซม.)		เส้นผ่านศูนย์กลางโคโลนี 7 วัน (ซม.)	
ไม่ใช้สาร	R1	3	2.7	5	5.1	9.0	9.0	ไม่ใช้สาร	R1	3	2.9	5	3.7	8.1	8.3
Control 1	R2	2	2.4	5	5.2	9.0	9.0	Control 2	R2	3	2.8	5	4.8	8.3	9
	R3	3	2.4	6	5.5	9.0	9.0		R3	2	2.5	5	4.7	7.8	7.9
	R4	3	2.7	6	6	9.0	9.0		R4	3	3.1	5	5.2	8.2	9
	R5	3	2.9	5	5.2	9.0	9.0		R5	3	2.6	6	5.6	9	9
	R6	3	2.6	6	6	9	9.0		R6	3	2.8	6	5.7	9	9
	R7	3	2.6	6	6.1	9	9.0		R7	3	2.8	5	5.4	9	9
	R8	3	2.9	6	5.7	9	9.0		R8	3	2.7	6	5.7	9	9