

รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์

การประยุกต์ใช้เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* (Metsch.) Sorokin ร่วมกับน้ำมันปีโตรเลียมและผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาซ้างควบคุมแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett) (Diptera: Tephritidae) ในบัวเหลี่ยม

Applications of *Metarhizium anisopliae* (Metsch.) Sorokin with Petroleum Oils and Thiem Seed Products for Controlling *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett) (Diptera: Tephritidae) in Angled Luffa

คณะผู้วิจัย

รองศาสตราจารย์ ดร. อรัญ งามผ่องไส^{1/}

ดร. นริศ ท้าวจันทร์^{1/}

นางวชิล โสพิน^{2/}

^{1/}ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ
มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์

^{2/}ศูนย์บริหารศัตรูพืชสงขลา จังหวัดสงขลา

พ.ศ. 2558

ได้รับทุนสนับสนุนการวิจัยจาก งบประมาณแผ่นดิน

ประจำปี 2555-2556

กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยเรื่องการประยุกต์ใช้เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* (Metsch.) Sorokin ร่วมกับน้ำมันปีโตรเลียมและพดิตกัณฑ์เมล็ดสะเดาช้างควบคุมแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett) (Diptera: Tephritidae) ในบวนเหลี่ยม ได้ดำเนินการและสำเร็จตามวัตถุประสงค์ที่ตั้งไว้ งานวิจัยในครั้งนี้ได้รับทุนสนับสนุนจากบประมาณแผ่นดิน มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ ประจำปี 2555-2556 รหัสโครงการ Nat 550049s

คณะผู้วิจัยขอขอบคุณ ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ หน่วยงานต้นสังกัด ที่ให้ความอนุเคราะห์อุปกรณ์ เครื่องมือ และสถานที่ เพื่อใช้ในการปฏิบัติงานวิจัยในครั้งนี้ รวมถึงการอำนวยความสะดวกที่ทำให้การดำเนินงาน วิจัยเป็นไปได้ด้วยดี ขอบคุณคุณอภิชาต หล่อเพชร และเจ้าหน้าที่ของศูนย์วิจัยและพัฒนาสัตว์เคี้ยว เอื้องขนาดเล็ก สถานีวิจัยคลองหอยโ่ง ที่อำนวยความสะดวกในการทำแปลงทดลอง ตลอดจน ผู้ช่วยวิจัยของโครงการคุณวชระ สุ่งไส้ ซึ่งช่วยในการดำเนินการวิจัยและเก็บข้อมูลและงานวิจัย ส่วนหนึ่งใช้สำหรับการทำวิทยานิพนธ์สาขาเกี๊ยววิทยา คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลา นครินทร์

สารบัญ

เรื่อง

หน้า

บทคัดย่อ	<u>4</u>
<i>Abstract</i>	<u>6</u>
ความสำคัญและที่มาของการวิจัย	<u>8</u>
วัตถุประสงค์ของการวิจัย	<u>9</u>
ผลงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง	<u>10</u>
วัสดุ อุปกรณ์ และวิธีการวิจัย	<u>13</u>
ผลการทดลอง และวิจารณ์	<u>23</u>
สรุป	<u>35</u>
เอกสารอ้างอิง	<u>36</u>

บทคัดย่อ

แมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett) เป็นแมลงศัตรูพืชที่สำคัญทางเศรษฐกิจของผลบัวบานเหลี่ยม การควบคุมแมลงชนิดนี้ให้มีประสิทธิภาพนั้นจำเป็นต้องใช้วิธีการควบคุมแบบบูรณาการ การวิจัยครั้งนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาการใช้เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* (Metsch.) ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม น้ำมันและสารสกัดขยายเมล็ดสะเดาซึ่งควบคุมการเข้าทำลายของแมลงวันแตงในผลบัวบานเหลี่ยม โดยทดสอบผลต่อการวางไข่และการพัฒนาของไข่จนกระทั่งเข้าสู่ระยะดักแด๊ดและตัวเต็มวัยในห้องปฏิบัติการ ทดสอบการเข้าทำลายผลบัวบานเหลี่ยมในโรงเรือนทดลอง และในแปลงทดลอง

การทดสอบผลต่อการวางไข่ในห้องปฏิบัติการนั้น ได้นำผลบัวบานเหลี่ยมฉีดพ่นสารทดสอบดังกล่าวเปรียบเทียบกับสารฆ่าแมลงมาลาไซดอนและน้ำเปล่าเป็นชุดควบคุม หลังจากนั้นจึงนำผลบัวบานเหลี่ยมไปวางไข่ในกรงที่มีแมลงวันแตงเพศเมียพร้อมวางไข่เป็นระยะเวลา 1, 2, 3, 4 และ 5 วัน นับจำนวนไข่ที่วางในผลบัวบานเหลี่ยมที่ฉีดพ่นด้วยสารทดสอบต่างๆ พบว่า สารมาลาไซดอนป้องกันการวางไข่ได้สูงสุด 96.2% เมื่อจากตัวเต็มวัยตายหลังจากทดสอบ การใช้สารทดสอบร่วมกันยังช่วยในการวางไข่ได้ดีกว่าการใช้สารทดสอบเพียงอย่างเดียว เปอร์เซ็นต์ขับยั้งการวางไข่เมื่อใช้สารทดสอบเพียงอย่างเดียวอยู่ในช่วง 25.4-51.3% ขณะที่การใช้สารทดสอบร่วมกันมีค่าดังกล่าวอยู่ในช่วง 53.1-77.1% การใช้เชื้อรา *M. anisopliae* + สารสกัดขยายเมล็ดสะเดาซึ่งเข้าสู่ระยะดักแด๊ดและตัวเต็มวัยโดยวิธีเดียวกับการทดลองข้างต้น ไม่พบดักแด๊ดในผลบัวบานเหลี่ยมที่ฉีดพ่นสารมาลาไซดอน พบจำนวนดักแด๊ดต่ำสุด 77.7 ตัว/ผล ในบัวบานเหลี่ยมที่ฉีดพ่นเชื้อรา *M. anisopliae* + น้ำมันปิโตรเลียม+น้ำมันเมล็ดสะเดาซึ่ง+สารสกัดขยายเมล็ดสะเดาซึ่ง ขณะที่ชุดควบคุมมีค่าเฉลี่ยดังกล่าว 355.0 ตัว/ผล อย่างไรก็ตาม พบดักแด๊ดตายสูงสุด 44.7 % เมื่อฉีดพ่นเชื้อรา *M. anisopliae* เดียวๆ ส่งผลให้มีจำนวนตัวเต็มวัยต่ำสุดเฉลี่ย 55.3% ในขณะที่ชุดควบคุมพบดักแด๊ดตาย 0.6% และพัฒนาเป็นตัวเต็มวัยได้ 99.4%

สำหรับการทดสอบในโรงเรือนทดลองนั้น พบว่าการฉีดพ่นสารฆ่าแมลงมาลาไซดอน มีประสิทธิภาพควบคุมแมลงวันแตงดีที่สุด โดยพบหนอนที่เข้าทำลาย และจำนวนดักแด๊ดต่ำสุดเท่ากับ 39.2% และ 39.4% ตามลำดับ การฉีดพ่นด้วยเชื้อรา *M. anisopliae* + น้ำมันปิโตรเลียม มีค่าดังกล่าวเท่ากับ 42.5% และ 42.0% ตามลำดับ ส่วนการใช้เชื้อรา *M. anisopliae* ฉีดพ่นเพียงอย่างเดียว ยังช่วยการพัฒนาเข้าสู่ระยะตัวเต็มวัยอย่างเด่นชัด โดยพบตัวเต็มวัยต่ำสุด 65.1% เมื่อเปรียบเทียบกับการฉีดพ่นสารทดสอบอื่นๆ และชุดควบคุมที่มีค่าดังกล่าวอยู่ในช่วง 87.6-99.4% แต่อย่างไรก็ตาม การฉีดเชื้อราดังกล่าวเพียงอย่างเดียว ควบคุมหนอนและดักแด๊ดได้ต่ำ โดยพบหนอนและดักแด๊ด 91.4% และ 91.6% ตามลำดับ

ส่วนการทดสอบในแปลงทดลอง พบร่วมกับการใช้เชื้อรา *M. anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม ให้ปริมาณและคุณภาพของผลผลิตสูงสุด รองลงมาได้แก่สารมาลาไซดอน และเชื้อรา *M. anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม และสารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง ตามลำดับ ดังนั้นการใช้เชื้อรา *M. anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียมจึงเป็นทางเลือกหนึ่งในการควบคุมแมลงวันแตงในสวนเหลี่ยม เพื่อให้ได้ผลผลิตที่ดีทั้งปริมาณและคุณภาพ รวมทั้งมีความปลอดภัยต่อผู้ผลิต ผู้บริโภค และสิ่งแวดล้อม

Abstract

Melon fruit fly, *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett), is an economically important insect pest of angled luffa. Integrated pest management is necessary for the effective control of this pest. Therefore, the use of *Metarhizium anisopliae*, petroleum oil, oil and crude extracts of thiem seed was investigated for controlling *B. cucurbitae* in this crop. The objectives were to evaluate the effects of the sole and combination applications of those substances for controlling *B. cucurbitae* in a comparison with malathion and water as control under laboratory, green house and field conditions.

An antioviposition test was done in a laboratory by single and combination spraying of those substances on angle luffa fruits and placing them in an insect cage containing 10 gravid females of the melon fruit fly. The fruit was taken to count egg number and a new treated fruit was then placed in the cage at each time of 1, 2, 3, 4 and 5 days, respectively. Malathion markedly inhibited egg laying of 96.2% due to a high mortality of females. Combined applications evidently inhibited egg laying as compared with single applications. Percent inhibition of egg laying in the single sprays ranged from 25.4-51.3%, whereas that in the combined sprays ranged from 53.1-77.1%. The combined spray of *M. anisopliae* + thiem seed crude extracts showed the largest percent inhibition of egg laying of 77.1%. Another study was also done in the same method of the previous experiment to determine development from egg to adult stage by assessing pupation and adult emergence. Pupa was absent in angled luffa fruits treated with malathion. The smallest pupal number was 77.7 pupae/fruit in angled luffa fruits treated with *M. anisopliae* + petroleum oil + thiem seed oil + thiem seed crude extracts, whereas that of the control was 355.0 pupae/fruit. However, the biggest pupal mortality was 44.7% recorded from the fruits treated with *M. anisopliae* alone, providing the lowest emerged adults of 55.3%. The pupal mortality and emerged adults of the untreated fruits were 0.6% and 99.4%, respectively. This suggests that *M. anisopliae* alone markedly inhibited pupation and adult emergence of the melon fruit fly.

For a greenhouse test, malathion showed the most effective control for *B. cucurbitae* with the lowest larva and pupa occurrence of 39.2% and 39.4%, respectively. Those values of the *M. anisopliae* + petroleum oil were 42.5% and 42.0%, respectively. The single application of *M. anisopliae* evidently inhibited adult emergence of *B. cucurbitae* with the lowest emergence of 65.1% as compared to 87.6-99.4% of other treatments and control. However, this application was

not effective to control larva and pupa with their high occurrence of 91.4% and 91.6%, respectively.

In the field test, the best quantitative and quanlitative yield was obtained from a combined application of *M. anisopliae* and petroleum oil, followed by malathion and the combined application of *M. anisopliae*, petroleum oil and thiem seed crude extracts, respectively. The combined application of *M. anisopliae* and petroleum oil is an alternative use for controlling the melon fly to produce highly qualtitative and quanlitative yields of angled luffa with safety to farmers, consumers and the environment.

ความสำคัญและที่มาของการวิจัย

แมลงวันแต่งเมี้ยดอวิทยาศาสตร์ว่า *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett) อยู่ในอันดับ Diptera วงศ์ Tephritidae เป็นแมลงวันผลไม้ชนิดหนึ่งที่มีการแพร่กระจายไปทั่วทุกแห่งของโลก ทั้งในเขตอบอุ่น (temperate) เขตร้อน (tropical) และเขตกึ่งร้อน (sub-tropical) แมลงชนิดนี้มีคินกำเนิดอยู่ในประเทศไทยเดียว และมีรายงานการแพร่ระบาดในทวีปเอเชียหลายประเทศได้แก่ อินเดีย ปากีสถาน เนปาล ศรีลังกา ฟิลิปปินส์ ไต้หวัน ชาลาวัก และtimor (Christenson and Foote, 1960; White and Elson-Harris, 1992; Waterhouse, 1993; Clarke *et al.*, 2001; Weems and Hepper, 2001; Dhillon *et al.*, 2005) สำหรับในประเทศไทยนั้นมีรายงานการแพร่ระบาดทั่วทุกแห่งของพื้นที่ (Clark *et al.*, 2001) แมลงชนิดนี้สร้างความเสียหายแก่พืชโดยตัวเต็มวัยเพศเมียใช้อวัยวะว่างไข่ (ovipositor) แทงเข้าไปในผลของพืชเพื่อวางไข่ หนองที่ฟักออกมากัดกินอยู่ภายในผล นอกจากนี้รอยแพลงที่เกิดขึ้นจากการวางไข่ยังส่งผลให้เชื้อจุลทรรศน์สาเหตุโรคพืชเข้าทำลาย ทำให้ผลเน่า爛 และร่วงหล่นก่อนถึงระยะเก็บเกี่ยว (Collins and Collins, 1998) แมลงดังกล่าวชอบเข้าทำลายพืชในวงศ์ Cucurbitaceae เช่น มะระ แตงไทย แตงโนม พักทอง แตงกวา บัวบูร บัวบูรเหลี่ยม เป็นต้น (Doharey, 1983; White and Elson-Harris, 1992; Allwood *et al.*, 1999; Weems and Hepper, 2001) โดยเฉพาะอย่างยิ่งบัวบูรเหลี่ยม (*Luffa acutangular Roxb.*) ซึ่งเป็นพืชที่นิยมปลูกกันทั่วไปและมักมีการระบาดของแมลงวันแต่งรุนแรงหากไม่มีการควบคุม ปัจจุบันเกยตระรุส่วนใหญ่ยังคงใช้สารเฆี่ยนแมลงในการควบคุมซึ่งส่งผลกระทบตามมาในภายหลังหากใช้ไม่ถูกต้อง เช่น ตกค้างในผลผลิต เป็นพิษต่อผู้ใช้และแมลงที่มีประโยชน์ รวมทั้งสภาพแวดล้อมต่างๆ ดังนั้น การควบคุมแมลงศัตรูดังกล่าวโดยไม่ใช้สารเฆี่ยนแมลงหรือใช้ในปริมาณน้อยที่สุด จึงเป็นแนวทางสำคัญที่เกยตระรุจะต้องปรับตัวเพื่อให้ได้ผลผลิตที่สอดคล้องกับความต้องการของผู้บริโภคในปัจจุบันที่ให้ความสำคัญกับอาหารปลอดภัยทั้งในและต่างประเทศ

การควบคุมแมลงวันแต่งโดยไม่ใช้สารเฆี่ยนแมลงหรือใช้ในปริมาณน้อยที่สุดนั้นสามารถกระทำได้หลายวิธี เช่น การใช้วิธีเบตกรรมโดยการไกพรวนและตากดินเพื่อกำจัดดักแด้ในดิน การเก็บทำลายผลที่ร่วงลงพื้นดิน การกำจัดตัวเต็มวัยโดยใช้เหยื่อล่อ การห่อผล การลดการทำลายโดยยับยั้งการวางไข่จากการใช้สารจากธรรมชาติและสารสกัดจากพืชบางชนิด เช่น น้ำมันปีโตรเลียมและผลิตภัณฑ์จากเมล็ดสะเดาซ่าง (อรัญ, 2553) การใช้เหยื่อโปรตีนล่อตัวเต็มวัย (protein bait spray) การใช้สารดึงดูด (attractants) หรือสารกระตุ้นการกินอาหาร (feeding stimulants) ผสมกับสารเฆี่ยนแมลง เช่น สาร malathion และนีคินเป็นจุดๆ ได้มีการพัฒนานำมาใช้กำจัดตัวเต็มวัยของแมลงวันผลไม้และสามารถลดปริมาณตัวเต็มวัยลงได้ในผลไม้หลายชนิด (Ferra, 1988) นอกจากนี้ยังมีรายงานว่า เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* สามารถควบคุมแมลงวันผลไม้ได้หลายชนิด เช่น *Anastrepha ludens* (Loew), *Ceratitis capitata* (Wiedemann), *C. cosyra* (Walker) และ *C. fasciventris* (Bezzi) (Toledo *et al.*, 2006; Quesada-Moraga *et al.*, 2008; Dimbi *et al.*, 2009)

ดังนั้นจึงได้ศึกษาการประยุกต์ใช้เชื้อรา *M. anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม และ พลิตกัณฑ์เม็ดละเอียดเดาช้างเพื่อควบคุมแมลงวันแตง *B. cucurbitae* ทึ้งในห้องปฏิบัติการ โรงเรือน ทดลอง และแปลงทดลองเพื่อเป็นแนวทางเลือกหนึ่งในการควบคุมแมลงวันแตงเพื่อลดหรือ ทดแทนการใช้สารเคมีแมลงที่อาจจะเป็นอันตรายต่อสิ่งแวดล้อม เกษตรกรผู้ใช้ ตลอดจนผู้บริโภค

วัตถุประสงค์ของการวิจัย

1. เพื่อศึกษาประสิทธิภาพเดียวและร่วมกันของเชื้อรา *M. anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียม และ พลิตกัณฑ์เม็ดละเอียดเดาช้างในการควบคุมการเข้าทำลายผลบัวเหลี่ยมของแมลงวันแตงใน ห้องปฏิบัติการและในเรือนทดลอง
2. เพื่อศึกษาประสิทธิภาพเดียวและร่วมกันของเชื้อรา *M. anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียม พลิตกัณฑ์เม็ดละเอียดเดาช้างในการควบคุมการเข้าทำลายผลบัวเหลี่ยมของแมลงวันแตงใน สภาพแปลงทดลอง

ผลงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

แมลงวันแตง

แมลงวันแตงเพศมีมิใช้อวัยวะวางไข่แตงลงบนผลแตง โดยเฉพาะอย่างยิ่งผลแตงที่ยังอ่อนมีสีเขียวและมีผิวเปลือกอ่อนนุ่ม โดยวางไข่ลงภายในไม้ที่เข้าทำลายประมาณ 2-4 มิลลิเมตรจากนั้นไว้จะฟักออกเป็นตัวหนอนกัดกินผลแตงอยู่ภายใน นอกจากนี้รอยแผลที่เกิดขึ้นจากการวางไข่ส่งผลให้เชื้อสาเหตุโรคพืชเข้าทำลาย ทำให้ผลเน่าและร่วงหล่นก่อนระยะเก็บเกี่ยว (Collins and Collins, 1998 และ Dhillon, *et al.*, 2005) มีรายงานความเสียหายที่เกิดขึ้นจากการแมลงวันแตงอยู่ระหว่าง 30-100% โดยความเสียหายที่เกิดขึ้นนั้นขึ้นอยู่กับชนิดของพืชตระกูลแตงและสภาพภูมิภาค การระบาดของแมลงวันแตงจะมีมากในช่วงอุณหภูมิต่ำกว่า 32 องศาเซลเซียสและมีความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศอยู่ระหว่าง 60-70% (Dhillon, *et al.*, 2005)

เชื้อราก *Metarhizium anisopliae*

เชื้อราก *M. anisopliae* เป็นเชื้อรากสาเหตุโรคของแมลง จัดอยู่ใน Class Deuteromycetes อันดับ Moniliales วงศ์ Moniliaceae มีวงจรชีวิตไม่สมบูรณ์ ไม่พบระยะกาลสืบพันธุ์โดยอาศัยเพศเมล็ดอาศัยอยู่ในดิน โดยทั่วไปเจริญได้ดีที่อุณหภูมิประมาณ 15.0–30.0 องศาเซลเซียส (Kershaw *et al.*, 1999) สามารถสร้าง conidia ได้มากที่สุด เมื่อได้รับแสงสว่างอย่างต่อเนื่อง 24 ชั่วโมงต่อวัน (Sideney *et al.*, 2001) เข้าทำลายแมลงได้หลายชนิดและทุกระยะการเจริญเติบโตของแมลง โดยเข้าสู่แมลงทางผนังลำตัว ลำตัวของแมลงที่ตายจากเชื้อรานักแห้งแข็ง มีเส้นใยและสปอร์ปกลุ่มทั่วลำตัว สปอร์สามารถแพร่กระจายต่อไปได้ ส่งผลกระทบต่อการดำรงชีวิตของแมลงอาศัย การตายของแมลงขึ้นอยู่กับเงื่อนไข และปัจจัยอื่นๆ ด้วย (มะลิวัลย์, 2534; สมศักดิ์, 2544; Milner, 2000; Moino *et al.*, 2002)

การใช้เชื้อราก *Metarhizium anisopliae* ควบคุมแมลง

เชื้อราก *M. anisopliae* ถูกนำมาใช้ควบคุมแมลงศัตรูพืชหลายชนิด ในแมลงหารยอันดับ เช่น แมลงสาบ (Quesada-Moraga *et al.*, 2008) ตีกแตen (Peng *et al.*, 2008) ผีเสื้อ (Furlong and Pell, 2001) ด้วง (Klein and Lacey, 1999) และแมลงวัน (Ekesi *et al.*, 2007) สามารถเข้าทำลายไว้ตัวหนอน ตัวตัวเดียว และตัวเดียววัย (Castillo *et al.*, 2000; Lezama-Gutierrez *et al.*, 2000 และ Ekesi *et al.*, 2002)

จากการศึกษาของนริศ แฉอนุชิต (2551) โดยทดสอบเชื้อราก *M. anisopliae* กับแมลงวันผลไม้ *B. papayae* Drew and Hancock พบร่วมกับความสามารถทำให้เกิดโรคกับแมลงวันผลไม้ได้ เมื่อทำการศึกษาการแพร่กระจายของเชื้อรากในประชากรแมลงวันผลไม้ที่ติดเชื้อต่อประชากรแมลงวันผลไม้ปกติ พบร่วมกับแมลงวันผลไม้ที่ติดเชื้อสามารถแพร่กระจายเชื้อรากไปสู่แมลงวันผลไม้ปกติได้

โดยเฉพาะการแพร่ฝ่านการพสมพันธุ์ (Hedström and Monge-Nájera, 1998) นอกจากนี้แมลงวันผลไม้เพศผู้ที่ติดเชื้อจะมีผลต่อการจับคู่พสมพันธุ์กัน โดยตัวผู้ที่ติดเชื้อจะใช้ระยะเวลาในการพสมพันธุ์นานกว่าตัวผู้ที่ปกติ (Dimbi *et al.*, 2009) ในตัวเดิมวัยของแมลงวันผลไม้สกุล *Ceratitis capitata* และ *C. rosa* var. *fasciventris* พบร้า เชื้อร้า *M. anisopliae* สามารถก่อให้เกิดโรคໄได้ เช่นกัน โดยหลังจากการปลูกเชื้อ 4 วัน แมลงทั้งสองชนิดมีอัตราการตายระหว่าง 7.0-100.0% และ 11.4-100.0% ตามลำดับ (Dimbi *et al.*, 2003) นอกจากนี้ ยังมีการนำเชื้อร้าดังกล่าวไปประยุกต์ใช้กับระยะอื่นๆ ของแมลงวันผลไม้ เช่น ตัวหนอนระยะที่ 3 ซึ่งเป็นระยะสุดท้ายก่อนเข้าดักแด่พบว่า สามารถทำลายตัวหนอนระยะดังกล่าวรวมถึงดักแด่ได้อีกด้วย และสามารถลดจำนวนตัวเดิมวัยที่เพิ่งจะลอกคราบใหม่ໄได้ (Ekesi *et al.*, 2002) ในแมลงวันผลไม้สกุล *Anastrepha ludens* เชื้อร้า *M. anisopliae* สามารถก่อให้เกิดโรคໄได้ทั้งในระยะตัวหนอน ดักแด่ และตัวเดิมวัย ที่ความหนาแน่นของสปอร์ 10³ สปอร์/มิลลิลิตร โดยระยะตัวหนอนและระยะดักแด่เมื่อมีอัตราการตายสะสมอยู่ในช่วง 37.9-98.8% มีค่า LT₅₀ อุ่นในช่วง 1.8-6.2 วัน และมีค่า LC₅₀ อุ่นที่ 3.7-4.8×10⁵ สปอร์/มิลลิลิตร (Lazama-Gutierrez *et al.*, 2000) จากการศึกษาการใช้สปอร์ของเชื้อร้า *M. anisopliae* ที่อยู่ในรูปแห้งและรูปเปียก พบว่าสปอร์รูปแห้งทำให้อัตราการตายของแมลงวันผลไม้สกุล *C. capitata* สูงกว่าการใช้ในสปอร์รูปเปียก แต่สปอร์ทั้งสองรูปแบบดังกล่าวทำให้มีการตายของแมลงสูงถึง 95.0-100.0% และการใช้เชื้อร้าของสปอร์รูปแห้งทำให้แมลงมีอัตราการอยู่รอดลดลง นอกจากนี้ สปอร์เปียกมีการถ่ายทอดเชื้อจากตัวผู้ติดเชื้อไปสู่ตัวเมียปกติ 90.0% ในขณะที่สปอร์แห้งถ่ายทอดเชื้อໄได้ 100.0% ซึ่งสูงกว่าการถ่ายทอดเชื้อจากตัวเมียติดเชื้อสู่ตัวผู้ปกติ โดยสปอร์เปียกมีการถ่ายทอดเชื้อ 60.0% ส่วนสปอร์แห้งถ่ายทอดเชื้อໄได้ 90.0% (Quesada-Moraga *et al.*, 2008)

การใช้น้ำมันปิโตรเลียมควบคุมแมลง

มีรายงานการใช้น้ำมันปิโตรเลียมในประเทศไทยเพื่อควบคุมศัตรูพืชทางการเกษตรมาตั้งแต่ปี ค.ศ. 1870 โดยใช้ในรูปของน้ำมันก้าดและน้ำมันหล่อลื่น ถึงแม้ว่าน้ำมันปิโตรเลียมจะมีพิษต่อมแมลงและไรศัตรูพืชแต่ในขณะเดียวกันก็ทำให้เกิดพิษต่ำพืชด้วย หลังจากนั้น นักวิทยาศาสตร์จึงได้พัฒนาผลิตภัณฑ์น้ำมันปิโตรเลียมเพื่อลดความเป็นพิษต่ำพืชซึ่งในปัจจุบันสามารถนำน้ำมันปิโตรเลียมมาใช้ควบคุมแมลงและไรศัตรูพืชได้ในขณะที่ความเป็นพิษต่ำพืชลดลง (รุจ, 2542) น้ำมันปิโตรเลียมสามารถนำมาใช้ควบคุมแมลงได้โดยตรงและโดยทางอ้อม โดยทางตรงนั้น น้ำมันปิโตรเลียมในรูปผลิตภัณฑ์สำเร็จรูป สามารถนិดพ่นควบคุมแมลงและไรศัตรูพืชได้ โดยออกฤทธิ์เคลือบผนังลำตัวของแมลง ทำให้กระบวนการแลกเปลี่ยนแก๊สสูญเสีย แมลงจึงไม่สามารถหายใจได้ ส่วนผลโดยทางอ้อม น้ำมันปิโตรเลียมถูกนำมาใช้ในกระบวนการทำรูปผลิตภัณฑ์สำเร็จรูป (formulation) ของสารเคมีกำจัดศัตรูพืช น้ำมันปิโตรเลียมสามารถควบคุมไรเพลี้ยอ่อน เพลี้ยหอย นอกจากนี้ยังสามารถฆ่าไข่ของแมลงได้อีกด้วย (McEwen and Stephenson,

1979) ในประเทศไทยมีการใช้น้ำมันปิโตรเลียมควบคุมหนอนชนในส้มอย่างกว้างขวาง (Rae *et al.*, 1996) ส่วนในประเทศไทย รุจ (2541) รายงานว่า น้ำมันปิโตรเลียมใช้ควบคุมศัตรูพืชที่สำคัญมากกว่า 20 ชนิดในไม้ผล ส้ม พัก ฝ้าย และไม้ดอกไม้ประดับ นอกจากนี้ อรัญ (2553) ยังพบว่า การใช้น้ำมันปิโตรเลียมมีคิดพ่นบนผลพิริกหยวกในห้องปฏิบัติการ และในโรงเรือนทดลอง สามารถลดการวางไข่ของแมลงวันผลไม้ *B. papayaee* ได้ดี

การใช้ผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาช้างควบคุมแมลง

มีการศึกษาการใช้น้ำมันเมล็ดสะเดาช้างในการควบคุมแมลงศัตรูพืชหลายชนิด เช่น การควบคุมหนอนไข่พัก (ทิวา, 2543) พบว่า สามารถยับยั้งการวางไข่ของผีเสื้อหนอนไข่พักได้ 49.2% ส่วนจันทร์จิรา (2543) พบว่า น้ำมันเมล็ดสะเดาช้างยับยั้งการวางไข่ของแมลงวันผลไม้ *B. papayaee* ได้ 84.1% นอกจากนี้ วิภาวดี (2548) ศึกษาการออกฤทธิ์ขับไล่ยุงรำคาญ (*Culex quinquefasciatus*) ของน้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง พบว่า ให้ประสิทธิภาพในการไล่ยุงชนิดนี้เท่าเทียมกับน้ำมันตะไคร้หอม และจากการศึกษาผลต่อการฆ่าลูกน้ำและดักแด่ยุงรำคาญพบว่า น้ำมันเมล็ดสะเดาช้างฆ่าลูกน้ำและดักแด่ยุงรำคาญได้ 100% หลังจากหยดน้ำมันบนผิวน้ำที่มีลูกน้ำและดักแด่ยุงดังกล่าวอาศัยอยู่ (ยุวดี, 2547) อรัญละเอษะ (2552) ได้ศึกษาผลของผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาช้างต่อการควบคุมยุงลายบ้าน (*Aedes aegypti*) ทึ้งในห้องปฏิบัติการและสภาพธรรมชาติที่มีการระบาดของยุงลายพบว่า ทึ้งผลิตภัณฑ์สารสกัดขยายและผลิตภัณฑ์น้ำมันเมล็ดสะเดาช้างสามารถควบคุมลูกน้ำยุงลายได้ เมื่อผลิตภัณฑ์น้ำมันให้ผลในการควบคุมดีกว่าผลิตภัณฑ์สารสกัดขยาย โดยผลิตภัณฑ์ทึ้ง 2 แบบดังกล่าวออกฤทธิ์ควบคุมยุงลาย ได้หลายแบบทึ้ง ม่าลูกน้ำและดักแด่ ป้องกันการวางไข่ และยับยั้งการฟักออกจากไข่ ดังนั้น น้ำมันเมล็ดสะเดาช้างจึงน่าจะมีศักยภาพในการนำมาศึกษาและพัฒนาเพื่อควบคุมแมลงวันแต่งที่เข้าทำลายผลผลิตทางการเกษตร

ในการวิจัยครั้งนี้จึงได้ศึกษาการประยุกต์ใช้เชื้อร้า *M. anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม น้ำมันและสารสกัดขยายเมล็ดสะเดาช้างในการควบคุมการเข้าทำลายผลบัวเหลี่ยมของแมลงวันแตงทึ้งในห้องปฏิบัติการ โรงเรือนทดลอง และในสภาพแเปลงนทดลอง

วัสดุ อุปกรณ์ และวิธีการวิจัย

1. การเพาะเลี้ยงเพิ่มปริมาณแมลงวันแตง

เก็บผลบวนเหลี่ยมที่มีรอยทำลายของแมลงวันแตงจากแปลงทดลองภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ และแปลงปลูกของเกษตรกร อำเภอรัตภูมิ จังหวัดสงขลา ระหว่างเดือนเมษายนถึงเดือนกรกฎาคม พ.ศ. 2555-2556 มาเลี้ยงในห้องปฏิบัติการทางกีฏวิทยา ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ โดยนำผลบวนเหลี่ยมใส่กล่องพลาสติกขนาด $16.5 \times 23.5 \times 9.5$ เซนติเมตร ที่รองพื้นด้วยปืนด้วยปืนเลือยผ่านการอบผ่าเชื้อสูง 1.0 เซนติเมตร และนำไว้ในกรงเลี้ยงแมลงขนาด $30.0 \times 30.0 \times 30.0$ เซนติเมตร หลังจากไปพัฒนาจนกระทึ่งเป็นตัวเต็มวัย จึงคัดแยกเฉพาะตัวเต็มวัยแมลงวันแตง (*B. cucurbitae*) ตามลักษณะอนุกรมวิธาน (Hardy, 1973) นำมาเลี้ยงเพิ่มปริมาณในกรงเลี้ยงแมลงขนาดดังกล่าว ระยะหนอนเลี้ยงด้วยอาหารเทียมตามสูตรของแสน (2529) (ตารางที่ 1) ส่วนตัวเต็มวัยเลี้ยงด้วยบีสต์ผสมน้ำตาลก้อน อัตราส่วน 1:1 ให้น้ำและเพิ่มความชื้นโดยวางฟองน้ำไว้ในกรงเลี้ยงแมลง เมื่อตัวเต็มวัยพร้อมวางไข่ซึ่งมีอายุประมาณ 15-20 วัน จึงนำผลแตงกว่าผ่าซีกว้างไว้ในกรงเลี้ยงแมลงเป็นเวลา 24 ชั่วโมง และนำออกมากางบนอาหารเทียมสูตรดังกล่าวข้างต้น หลังจากไปพักออกเป็นตัวหนอนเป็นเวลา 4 วัน จึงนำอาหารเทียมพร้อมหนอนแมลงวันแตงไปใส่ในงานแก้ว ใส่กล่องพลาสติกขนาด $16.5 \times 23.5 \times 9.5$ เซนติเมตร ที่รองพื้นด้วยปืนเลือย และนำไปไว้ในกรงเลี้ยงแมลงขนาด $30.0 \times 30.0 \times 30.0$ เซนติเมตร จนกระทั่งหนอนทั้งหมดเข้าดักแด๊ด และเจริญเป็นตัวเต็มวัย (F1) หลังจากตัวเต็มวัยมีอายุระหว่าง 15-20 วัน จึงนำไปใช้ในการทดลองต่อไป

ตาราง 1 ชนิดและปริมาณของวัตถุดิบที่ใช้ทำอาหารเทียมเพื่อเลี้ยงหนอนแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett)

วัสดุ	ปริมาณ
ข้าวโพด	150.0 กรัม
กล้วยน้ำว้า	150.0 กรัม
ทิชชูหกชั้น	30.0 กรัม
น้ำตาลทราย	30.0 กรัม
Brewer's yeast	30.0 กรัม
Sodium benzoate	0.6 กรัม
Hydrochloric acid	6.0 มิลลิลิตร
H ₂ O	300.0 มิลลิลิตร

ที่มา : แสน (2529)

2. การเตรียมผลิตภัณฑ์เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* และสารทดสอบนิดต่างๆ

2.1 การเตรียมเชื้อรา *Metarhizium anisopliae*

เตรียมเชื้อรา *M. anisopliae* สายพันธุ์ PSUM02 (ภาพที่ 1) ที่มีประสิทธิภาพในการก่อโรค กับแมลงวันแตง ซึ่งได้รับจากศูนย์วิจัยควบคุมศัตรูพืชโดยชีวนทรีย์แห่งชาติ ศูนย์ภาคใต้ (นริศ และ คงะ, 2554) โดยเพาะเลี้ยงเพิ่มจำนวนบนอาหารเลี้ยงเชื้อ SDAY ที่อุณหภูมิ 25-28 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 วัน หรือจนกว่าเชื้อราสร้างสปอร์



ภาพที่ 1 เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* PSUM02

2.2 การเตรียมผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาช้าง

เตรียมผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาช้าง 2 แบบ คือ น้ำมันเมล็ดสะเดาช้างและสารสกัดหมายเมล็ด สะเดาช้างซึ่งมี 2 ขั้นตอน คือ การเตรียมเมล็ดสะเดาช้างก่อนการสกัด และการสกัดน้ำมันและสาร สกัดหมายเมล็ดสะเดาช้าง โดยมีวิธีการดังนี้

2.2.1 การเตรียมเมล็ดสะเดาช้างก่อนการสกัดสารทดสอบ

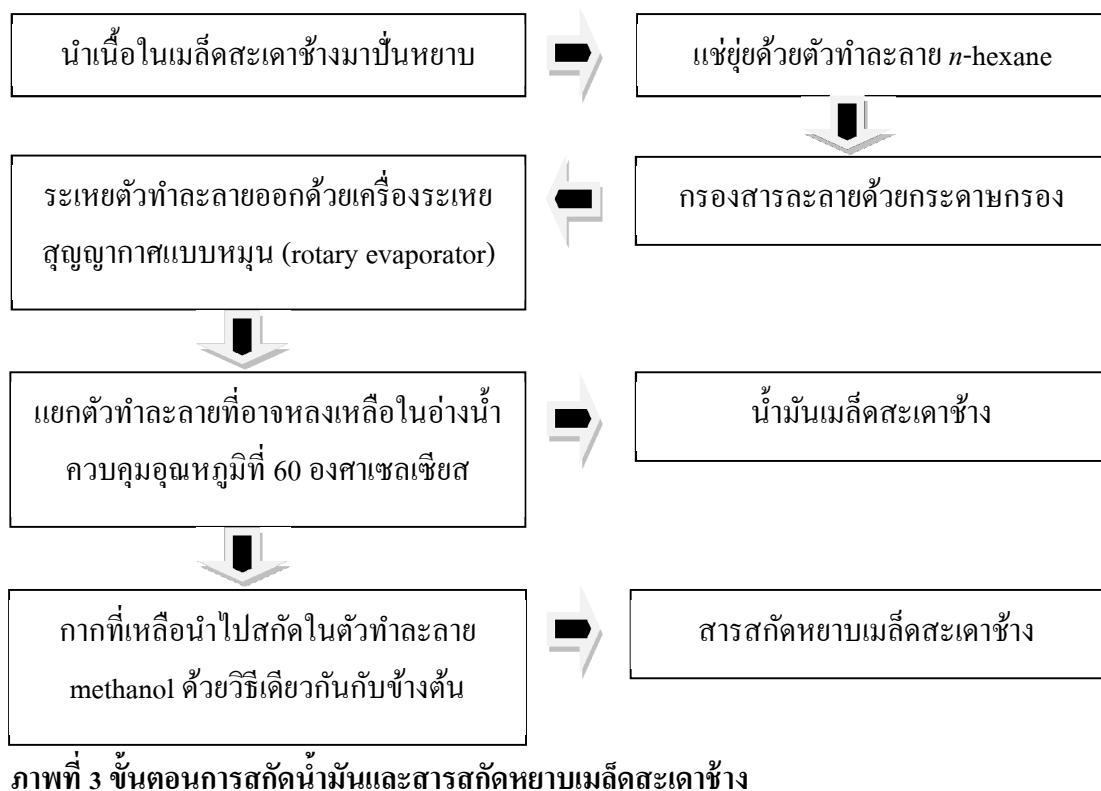
เก็บผลสุกสะเดาช้างจากคำบลอกของส์ สำเร็จหาดใหญ่ จังหวัดสงขลา มาแยกเอาเปลือก นอกออกให้เหลือเฉพาะส่วนของเมล็ด นำเมล็ดไปตากแดดให้แห้งเป็นเวลา 2-3 วัน (ภาพที่ 2ก) ก่อนนำไป嗑เทาเปลือกหุ้มเมล็ดออกให้เหลือส่วนของเนื้อในเมล็ด (seed kernel) ซึ่งน้ำหนัก ก่อนนำไปบดละเอียดด้วยเครื่องปั่นและซั่งน้ำหนักอีกครั้งหลังจากปั่นหมายเรียบร้อยแล้ว (ภาพที่ 2ก) ก่อนนำไปใช้สกัดสารทดสอบต่อไป



ภาพที่ 2 ลักษณะเมล็ดสะเดาช้าง (ก) และเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างหลังจากบดด้วยเครื่องปั่น (อก)

2.2.2 การสกัดน้ำมันและสารสกัดหมายเมล็ดสะเดาช้าง

นำเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างที่ปั่นหมายเรียบร้อยแล้วมาสกัดน้ำมันและสารสกัดหมายตามขั้นตอนในภาพที่ 3 โดยใส่น้ำในเมล็ดดังกล่าวในขวดแก้วขนาด 20 ลิตร สกัดสารโดยวิธีการแช่ยุ่ย (maceration) ด้วยตัวทำละลาย *n*-hexane เติมตัวทำละลายจนท่วมตัวอย่าง ปิดปากขวดให้สนิทด้วยการปิดจุกยางที่หุ้มด้วยกระดาษตะกั่ว (foil) ทึ่งไวนาน 7 วัน เมื่อครบตามกำหนดจึงเทสารละลายออก กรองด้วยกระดาษกรองแบบหมาย แล้วลดปริมาตรตัวทำละลายด้วยเครื่องกลั่นระเหยแบบสูญญากาศ (rotary evaporator) นำสารที่ได้ใส่ในบิกเกอร์ก่อนนำไปวังในอ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ (water bath) ที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียสอีกครั้ง เพื่อแยกตัวทำละลายที่อาจหลงเหลืออยู่ออกให้หมด ส่วนตัวทำละลายที่แยกออกมากได้ นำกลับไปแซกagain เนื้อในเมล็ดสะเดาช้างอีกครั้ง ทำซ้ำจนกว่าไม่สามารถสกัดน้ำมันออกมากได้อีก ในการศึกษาครั้งนี้ได้สกัดทั้งหมด 7 ครั้ง นำสารสกัดทั้งหมดในแต่ละครั้งรวมกัน เรียกสารสกัดที่ได้ว่า “น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง” ก่อนนำไปใช้ทดลองผสมน้ำมันเมล็ดสะเดาช้างกับสารเพิ่มประสิทธิภาพ Tween[®] 80 ในอัตราส่วนน้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง : 0.01% Tween[®] 80 (9:1) เพื่อช่วยเพิ่มการแพร่กระจายในน้ำให้ดีขึ้น (เอกสาร, 2552) ส่วนการสกัดสารสกัดหมายเมล็ดสะเดาช้างนั้น นำภาชนะที่ได้จากการสกัดน้ำมันเมล็ดสะเดาช้างมาสกัดต่อโดยวิธีการเดียวกันกับการสกัดน้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง แต่เปลี่ยนตัวทำละลายจาก *n*-hexane เป็น methanol สารที่สกัดได้ เรียกว่า “สารสกัดหมายเมล็ดสะเดาช้าง”



ภาพที่ 3 ขั้นตอนการสกัดน้ำมันและสารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาซ้าง

3. การศึกษาผลของการใช้เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* น้ำมันปีโตรเลียมและพลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาซ้างต่อการวางแผนเมล็ดสะเดาซ้างในห้องปฏิบัติการ

วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ ทริทเมนต์ประกอบด้วยพลิตภัณฑ์ 4 ชนิด คือ เชื้อรา *M. anisopliae* ที่ระดับความหนาแน่น 1×10^8 สปอร์/มิลลิลิตร น้ำมันปีโตรเลียม SK99® ที่ระดับความเข้มข้น 2,500 ppm น้ำมันเมล็ดสะเดาซ้างและสารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาซ้างที่ระดับความเข้มข้น 5,000 ppm เปรียบเทียบกับสารเฆ่าแมลงมาลาไซด์บนระดับความเข้มข้น 2,000 ppm และน้ำเปล่าเป็นชุดควบคุม ทำการทดลองทริทเมนต์ละ 4 ชั้า ใช้แมลงวันแตงเพ肯เมีย 10 ตัว/ช้า ทริทเมนต์ต่างๆ แสดงในตารางที่ 2

ตาราง 2 ทรีทเม้นต์ต่างๆ ที่ใช้ทดสอบอิทธิพลเดี่ยวและร่วมของทรีทเม้นต์ต่างๆ ต่อการวางแผนแบ่งวันแต่งในห้องปฏิบัติการ

ทรีทเม้นต์ที่ใช้ทดสอบ

1. เชื้อรา <i>M. anisopliae</i>	9. น้ำมันปิโตรเลียม HK99®+สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง
2. น้ำมันปิโตรเลียม HK99®	10. น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง+สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง
3. น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง	11. เชื้อรา <i>M. anisopliae</i> +น้ำมันปิโตรเลียม HK99®+น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง
4. สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง	12. น้ำมันปิโตรเลียม HK99®+น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง+สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง
5. เชื้อรา <i>M. anisopliae</i> +น้ำมันปิโตรเลียม HK99®	13. เชื้อรา <i>M. anisopliae</i> +น้ำมันปิโตรเลียม HK99®+น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง+สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง
6. เชื้อรา <i>M. anisopliae</i> +น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง	14. สารจำพวกยาโซเดียม
7. เชื้อรา <i>M. anisopliae</i> +สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง	15. ควบคุม (น้ำเปล่า)
8. น้ำมันปิโตรเลียม HK99®+น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง	

เตรียมเป้าล่อวงไบแบ่งวันแต่งเพศเมียโดยนำผลบวบอายุประมาณ 10 วัน ที่มีขนาดใหญ่เคียงกันและไม่มีร่องรอยการเข้าทำลายของแมลง ล้างด้วยน้ำเปล่าแล้วนำไปแช่ด่างทับทิมนาน 10 นาที หลังจากนั้นล้างด้วยน้ำเปล่าและเช่นน้ำเปล่าไว้นาน 10 นาที เพื่อลดสารเคมีที่อาจตกค้างบนผลบวบ นำผลบวบที่ได้มาตัดเป็นชิ้นความยาวชิ้นละ 10 เซนติเมตร ตัดส่วนเหลี่ยมของผลบวบออกให้หมด เพื่อจ่ายต่อการวางแผนไบ ผ่าชิ้นบวบออกเป็น 2 ชิ้กตามความยาว และคว้านเนื้อในออกจนเหลือแต่ส่วนปลายทั้ง 2 ด้าน (ภาพที่ 4ก) จากนั้นใช้เข็มหมุดเจาะรูบนผิวบวนจำนวน 20 รู พ่นสารทดสอบในทรีทเม้นต์ต่างๆ ตามอัตราความเข้มข้นดังกล่าวข้างต้น จากนั้นใช้แผ่นพาราฟิล์มห่อชิ้นบวนเพื่อป้องกันไม่ให้แมลงวางไข่ในบริเวณที่ไม่ต้องการแล้วเจาะรูผ่านแผ่นพาราฟิล์มให้ตรงกับรูเดิมอีกรึ่ง (ภาพที่ 4ข) นำชิ้นบวนวางบน Petri dish ก่อนนำไปวางไว้ในกรงเลี้ยงแบ่งขนาด $30.0 \times 30.0 \times 30.0$ เซนติเมตร ซึ่งภายในกรงมีน้ำตาลก้อน ชีสต์สกัด และน้ำ เป็นแหล่งอาหารของตัวเต็มวัย นำแบ่งวันแต่งเพศเมียที่ผ่านการทดสอบพันธุ์แล้ว และมีการพัฒนาไปจนสมบูรณ์ซึ่งมีอายุ 15-20 วัน จำนวน 10 ตัว/ชิ้น ปล่อยเข้าไปในกรงทดสอบ เก็บข้อมูลการวางไข่ทุก 1 2 3 4 และ 5 วัน โดยเปลี่ยนผลบวนใหม่ทุกรึ่งที่เก็บข้อมูล นับจำนวนไข่ทั้งหมดภายใต้กล้อง stereo microscope ตลอดการทดลอง บันทึกอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศ นำจำนวนไข่ที่ได้ไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ขับยั้งการวางไข่ของแบ่งวันแต่งโดยใช้สูตร (Nagpal et al., 2001)

$$\% \text{ AR} = [\text{NC} - \text{NT}] \div \text{NC} \times 100$$

$\% \text{ AR}$ = เปอร์เซ็นต์ยับยั้งการวางไข่

NC = จำนวนไข่ของแมลงวันแตงในชุดควบคุม

NT = จำนวนไข่ของแมลงวันแตงในชุดทดสอบ

นำเปอร์เซ็นต์ยับยั้งการวางไข่ของแมลงวันแตง วิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติ และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยระหว่างทรีทเม้นต์โดยวิธี DMRT



ภาพที่ 4 ลักษณะของชิ้นบวบที่คั่ววันส่วนของเนื้อในออก (ก) และบวบที่เป็นเป้าล่อวางไข่ (ข)

4. การทดสอบผลของการใช้เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม น้ำมันและสารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาซ้าง ต่อจำนวนตัดແడและตัวเต็มวัย ในห้องปฏิบัติการ

วางแผนการทดลองแบบสุ่มสมบูรณ์ ใช้ทรีทเม้นต์และความเข้มข้นของสารทดสอบ เมื่อ่อนกับการทดลองในหัวข้อที่ 3 (ตารางที่ 2) ประกอบด้วยอิทธิพลเดี่ยว (ทรีทเม้นต์ 1-4, 14 และ 15) และอิทธิพลร่วม (ทรีทเม้นต์ 5-13) ของพลิตภัณฑ์ 4 ชนิดคือ เชื้อรา *M. anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียม SK99® น้ำมันเมล็ดสะเดาซ้าง และสารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาซ้าง เปรียบเทียบกับสารจากแมลงมาลาไช้อนและน้ำเปล่าเป็นชุดควบคุม แต่ละทรีทเม้นต์ทดลอง 4 ชั้า ใช้แมลงวันแตงเพศเมีย 10 ตัว/ชั้า

เตรียมเป้าล่อวางไข่โดยใช้ผลบวบเช่นเดียวกับการทดลองในหัวข้อที่ 3 ตัดผลบวบเป็นชิ้นยาวชิ้นละ 10.0 เซนติเมตร วางบน Petri dish และล้วนนำไปวางไว้ในกรงเลี้ยงแมลงขนาด $30.0 \times 30.0 \times 30.0$ เซนติเมตร ภายในเตรียมอาหารและน้ำสำหรับตัวเต็มวัยแมลงวันแตงเช่นเดียวกับการทดลองในหัวข้อที่ 3 ปล่อยแมลงวันแตงเพศเมียที่ผ่านการผสมพันธุ์แล้วและมีการพัฒนาไปจนสมบูรณ์ซึ่งมีอายุ 15-20 วัน จำนวน 10 ตัว/ชั้า เข้าไปในกรงทดสอบ เก็บข้อมูลทุก 1 2 3 4 และ 5 วัน โดยเปลี่ยนผลบวบใหม่ทุกครั้งที่เก็บข้อมูล นำผลบวบไปวางไว้ในกล่องเลี้ยงแมลงที่รองพื้นด้วย

นี่เลือยที่อบฆ่าเชื้อ เพื่อให้หนอนเข้าดักแด๊ หลังจากนั้นตรวจนับจำนวนดักแด๊ทั้งหมด แล้วนำดักแด๊ที่ได้ไปวางไว้ในกรงเลี้ยงแมลง เพื่อตรวจนับจำนวนดักแด๊ที่ตายและจำนวนตัวเต็มวัยทั้งหมด บันทึกอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศ นำข้อมูลดังกล่าวไปวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติและเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยระหว่างทรีทเม้นต์โดยวิธี DMRT

5. การทดสอบประสิทธิภาพของเชื้อราก *Metarhizium anisopliae* นำมันปิโตรเลียม และผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาซ้างในโรงเรือนทดลอง

วางแผนการทดลองแบบสุ่มในบล็อกสมบูรณ์ (randomized complete block design, RCBD) ประกอบด้วย 7 ทรีทเม้นต์ (ตารางที่ 3) ซึ่งเป็นทรีทเม้นต์ที่ให้ผลดีในการยับยั้งการวางไข่ของแมลงวันแตง จากการทดลองในหัวข้อที่ 3 (ทรีทเม้นต์ที่ 2, 3 และ 4) และขับยั้งการพัฒนาเป็นดักแด๊และตัวเต็มวัยจากการทดลองในหัวข้อที่ 4 (ทรีทเม้นต์ที่ 1 และ 5) ทดสอบในสภาพโรงเรือนปลูกพืชทดลองสำเร็จรูปขนาด กว้าง×ยาว×สูง เท่ากับ $4.0 \times 4.0 \times 2.5$ เมตร (ภาพที่ 5) ณ แปลงทดลองภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ ระหว่างเดือนเมษายนถึงเดือนกรกฎาคม พ.ศ. 2556 โดยทดสอบทรีทเม้นต์ละ 4 ชั้า (1 โรงเรือน แบ่งเป็น 2 โรงเรือนย่อย หรือ 2 ชั้า)

เพาะต้นกล้าบัวเหลี่ยมจากเมล็ดพันธุ์ตราสิงโต ของบริษัท พีชพันธุ์ตราสิงห์ จำกัด หลังจากต้นกล้าเริ่มออกใบจริง 3-4 ใบ จึงข้ายางปลูกในกระถางขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 40.0 เซนติเมตร จำนวนทั้งหมด 64 กระถางๆ ละ 2 ต้น นำกระถางบัวเหลี่ยมทั้งหมดวางในโรงเรือนปลูกพืชสำเร็จรูป ให้น้ำทางสายยางทุกวันๆ ละ 3 ครั้ง ให้น้ำปุ๋ยสูตร 15-15-15 สัปดาห์ละ 1 ครั้ง เมื่อต้นบัวเหลี่ยมเริ่มติดผล เปลี่ยนการให้น้ำปุ๋ยจากสูตรเดิมมาเป็นสูตร 15-15-21 นีดพ่นสารฆ่าแมลงอะบามีกติน (abamectin) 18.0% EC อัตรา 40 มิลลิลิตร/น้ำ 20 ลิตร ครั้งแรกเมื่อสุ่มพบการเข้าทำลายของไรเดง 2-3 ตัว/ยอด/ต้น และหยุดพ่นสารฆ่าแมลงทุกชนิดเป็นเวลา 7 วัน ก่อนเริ่มทดสอบสารตามทรีทเม้นต์ต่างๆ

เมื่อบัวเหลี่ยมเริ่มติดผลจึงควบคุมจำนวนผลให้เท่ากันในรุ่นเดียวกัน โดยใช้แป้งบอกข้อมูลติดผลบัวเหลี่ยม จำนวนตัวผลที่เกินออกแล้วห่อผลบัวเหลี่ยมทั้งหมดด้วยถุงกระดาษ โดยในแต่ละทรีทเม้นต์ใช้จำนวนผลบัวเหลี่ยมทั้งหมดจำนวน 112 ผล (28 ผล/ชั้า ทรีทเม้นต์ละ 4 ชั้า) เมื่อผลบัวเหลี่ยมอายุได้ 8-10 วัน จึงเริ่มทดสอบโดยแกะกระดาษที่ห่อผลบัวเหลี่ยมไว้ออกทั้งหมด แล้วปล่อยตัวเต็มวัยแมลงวันแตงเพศเมียอายุ 15-20 วัน จำนวน 100 ตัว/กรง เข้าสู่โรงเรือน ก่อนนีดพ่นสารทดสอบทรีทเม้นต์ต่างๆ บนผลบัวเหลี่ยม โดยนีดพ่นสารทดสอบครั้งแรกในวันที่ 25 พฤษภาคม พ.ศ. 2556 เก็บผลบัวเหลี่ยม 2 ครั้งๆ ละ 14 ผล/ชั้า หลังจากนีดพ่น 1 และ 2 วัน ตามลำดับ นำไปวางไว้ในกล่องเลี้ยงแมลงที่รองพื้นด้วยปืนเลือยที่อบฆ่าเชื้อแล้ว ตรวจนับจำนวนหนอนที่ออกจากรถบัวเหลี่ยม จำนวนหนอนที่ตาย จำนวนดักแด๊ หลังจากนั้นนำดักแด๊ไปวางไว้

ในกรงเลี้ยงแมลงเพื่อตรวจนับจำนวนตัวเต็มวัย นำข้อมูลดังกล่าวไปวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติและเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยระหว่างทรีทเม้นต์โดยวิธี DMRT

ตาราง 3 ทรีทเม้นต์ต่างๆ ที่ใช้ทดสอบประสิทธิภาพของเชื้อร้า *Metarhizium anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียม และผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาช้างในโรงเรือนพัดลม

ทรีทเม้นต์

1. เชื้อร้า *M. anisopliae*
2. เชื้อร้า *M. anisopliae*+น้ำมันปิโตรเลียม SK99®
3. เชื้อร้า *M. anisopliae*+สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง
4. เชื้อร้า *M. anisopliae*+น้ำมันปิโตรเลียม SK99®+สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง
5. เชื้อร้า *M. anisopliae*+น้ำมันปิโตรเลียม SK99®+น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง+สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง
6. สารผงแมลงมาลาไช้อน
7. ควบคุม (น้ำเปล่า)



ภาพที่ 5 โรงเรือนปิดพืชทดลองสำเร็จรูปที่ใช้ในการทดลอง

6. การศึกษาประสิทธิภาพของเชื้อรา *M. anisopliae* นำมันปีโตรเลียม และผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาในสภาพแเปลงนทดลอง

การศึกษาประสิทธิภาพของการใช้เชื้อรา *M. anisopliae* นำมันปีโตรเลียม และสารสกัดเมล็ดสะเดาซึ่งในแปลงทดลองนี้ ใช้แปลงทดลองขนาดกว้าง × ยาว เท่ากับ 20×20 เมตร แบ่งออกเป็น 4 แปลงย่อย แต่ละแปลงย่อยมีขนาด 9×9 เมตร ปลูกบัวเหลี่ยมจำนวน 12 แฉวๆ ละ 11 หลุ่มปลูกต้นบัวหลุ่มละ 2 ต้น ระยะห่างระหว่างแฉว 1 เมตร ระยะห่างระหว่างต้น 80 เซนติเมตร ก่อนปลูกฉีดสารควบคุมวัชพืชอะลากลอร์ ในอัตรา 125.0-187.5 มิลลิลิตร/หน้า 20 ลิตร ปลูกบัวเหลี่ยมโดยใช้เมล็ดพันธุ์ยี่ห้อ Giant 21 ของบริษัท เพื่อนเกษตรกร จำกัด ก่อนปลูกใส่ปุ๋ยคอกอัตรา 1,000 กิโลกรัม/ไร่ หลังจากตักกล้าเริ่มออกใบจริง 3-4 ใบ ให้น้ำทางสายยางทุกวัน วันละ 2 ครั้ง ให้ปุ๋ยสูตร 15-15-15 สัปดาห์ละ 1 ครั้ง เมื่อต้นบัวเริ่มติดผลเปลี่ยนปุ๋ยจากสูตร 15-15-15 มาเป็นสูตร 15-15-21 ฉีดสารฆ่าเชื้อรา เป็นโนมิล 50% WP เมื่อพ้นการเข้าทำลายของ ranina แล้วจะหยุดฉีดสารทุกชนิดเป็นเวลา 7 วัน เพื่อให้ผลบัวพร้อมสำหรับการทดสอบที่รีทเมนต์ต่างๆ

วางแผนการทดลองแบบสุ่มในบล็อกสมบูรณ์ ที่รีทเมนต์ประกอบด้วยผลิตภัณฑ์ 3 ชนิด คือนำมันปีโตรเลียม SK99® สารสกัดหมายเมล็ดสะเดาซึ่ง และเชื้อรา *M. anisopliae* สำหรับที่รีทเมนต์และความเข้มข้นของสารทดสอบที่นำมาประยุกต์ใช้สารทดสอบร่วมกันจำนวน 4 ที่รีทเมนต์นั้น คัดเลือกจากที่รีทเมนต์ที่มีประสิทธิภาพดีในการควบคุมแมลงวันแตงในสภาพโรงเรือนจำนวน 2 ที่รีทเมนต์ เปรียบเทียบกับสารฆ่าแมลงมาลาไธโอน และน้ำเปล่าเป็นชุดควบคุมรวมทั้งหมด 4 ที่รีทเมนต์ (ตารางที่ 4) ทดลองจำนวน 3 ครั้ง โดยทดสอบที่แปลงแปลงทดลองภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ 2 ครั้ง และแปลงปลูกพืชสถานีวิจัยทดลองหอยโข่ง คณะทรัพยากรธรรมชาติ 1 ครั้ง

เมื่อบัวอายุได้ 40 วัน ฉีดพ่นสารทดสอบบริเวณผลบัวโดยใช้ถังสะพายหลังแบบสูบ โดยตามความเข้มข้นและที่รีทเมนต์ดังแสดงในตารางที่ 4 ฉีดพ่นสารทดสอบซ้ำทุก 7 วัน เก็บผลบัวที่ได้ขนาดซึ่งมีอายุ 8-10 วัน เพื่อประเมินความเสียหายที่เกิดจากการเข้าทำลายของแมลงวันแตงบันทึกจำนวนผลผลิตทั้งหมด จำนวนผลผลิตที่เสียหายจากการเข้าทำลายของแมลงวันแตง และน้ำหนักของผลผลิตในที่รีทเมนต์ต่างๆ เป็นระยะเวลาหนึ่งทั้งหมด 1 เดือน นำข้อมูลดังกล่าวไปวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติ และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยระหว่างที่รีทเมนต์โดยวิธี DMRT

ตาราง 4 ความเข้มข้นของทรีทเม้นต์ต่างๆ ที่คัดเลือกมาทดสอบในสภาพแเปล่งทดลอง

ทรีทเม้นต์	ความเข้มข้น (ppm)
(1) <i>M. anisopliae</i> +น้ำมันปิโตรเลียม	10^8 สปอร์/㎖ + 2,500
(2) <i>M. anisopliae</i> +น้ำมันปิโตรเลียม + สารสกัดหญ้าบเมล็ดละเดาช้าง	10^8 สปอร์/㎖ + 2,500 + 5,000
(3) สารฆ่าแมลงมาลาไซดอน	3,000
(4) ชุดควบคุม (น้ำ)	-

ผลการทดลอง และวิจารณ์

1. การเตรียมน้ำมันและสารสกัดหอยนางรมเมล็ด世家ชาช้าง

จากการนำเมล็ด世家ชาช้างจำนวน 40.0 กิโลกรัม มาจะเทะเบรลีออกออก ได้น้ำในเมล็ด世家ชาช้างหนัก 13.5 กิโลกรัม คิดเป็น 33.8% ของน้ำหนักเมล็ด世家ชาช้างทั้งหมด เมื่อนำมาสกัดด้วยวิธีการแช่ยุบโดยใช้ตัวทำละลาย *n*-hexane ได้น้ำมันเมล็ด世家ชาช้างจำนวน 4,710.0 กรัม คิดเป็น 34.9 % ของน้ำในเมล็ด世家ชาช้างทั้งหมด ลักษณะของน้ำมันเมล็ด世家ชาช้างที่ได้มีสีเหลืองปนน้ำตาล หนืด และมีกลิ่น世家ราวนแรง เมื่อนำกานาเมล็ด世家ชาช้างที่ได้ไปสกัดต่อ โดยวิธีการเดียวกันแต่ใช้ methanol เป็นตัวทำละลาย ได้สารสกัดหอยนางรมเมล็ด世家ชาช้างจำนวน 2,600.0 กรัม คิดเป็น 19.3% เมื่อเปรียบเทียบกับน้ำหนักของน้ำในเมล็ด世家ชาช้าง (ตารางที่ 5) ลักษณะของสารสกัดหอยนางรมมีสีน้ำตาลดำ หนืด และกลิ่นรุนแรงน้อยกว่าน้ำมันเมล็ด世家ชาช้าง

ตาราง 5 ปริมาณของน้ำมันและสารสกัดหอยนางรมเมล็ด世家ชาช้างที่สกัดได้จากเนื้อในเมล็ด世家ชาช้างหนัก 13.50 กิโลกรัม

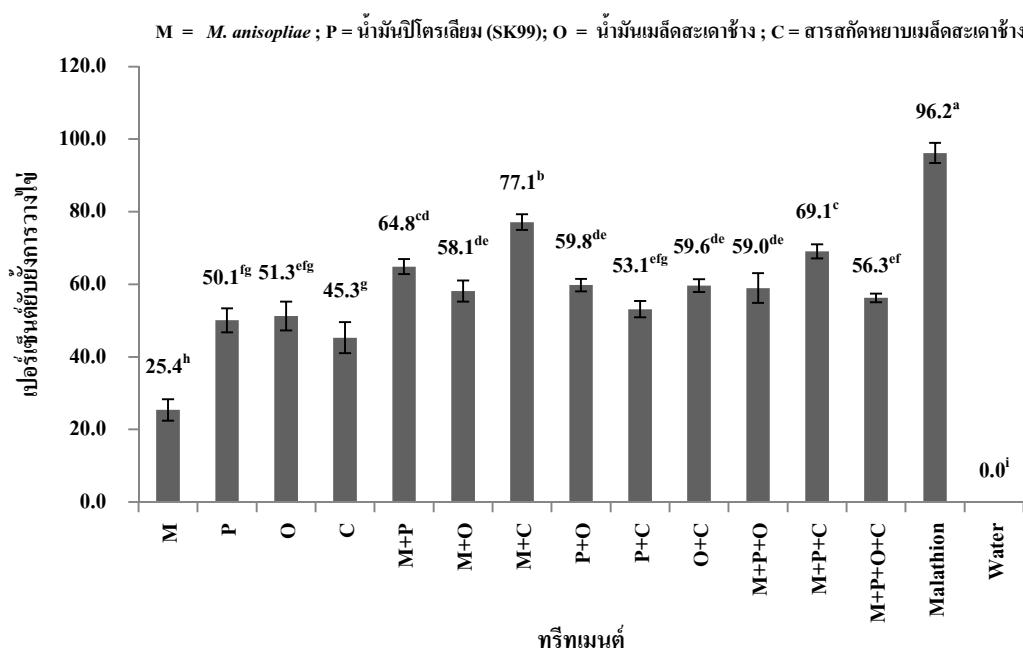
สารสกัด	ปริมาณสารที่สกัดได้		
	ตัวทำละลาย	น้ำหนัก (กรัม)	(%)
น้ำมันเมล็ด世家ชาช้าง	<i>n</i> -hexane	4,710.0	34.9
สารสกัดหอยนางรมเมล็ด世家ชาช้าง	methanol	2,600.0	19.3

ปริมาณน้ำมันที่ได้จากการศึกษาครั้งนี้น้อยกว่าปริมาณจากการศึกษาของนักวิจัยอื่นๆ ที่ได้รายงาน ซึ่งอาจเป็นผลมาจากการปัจจัยต่างๆ ในขั้นตอนการสกัดที่แตกต่างกัน เช่น ความชื้นของเมล็ดที่ใช้ในการศึกษา วิธีการสกัด เป็นต้น โดยในการศึกษา ก่อนหน้าสามารถสกัดน้ำมันเมล็ด世家ชาช้างได้ 40.9-53.4% (วิภาวดี, 2548; กฤญญา, 2552; อรัญ, 2553) ส่วนปริมาณสารสกัดหอยนางรมเมล็ด世家ชาช้างที่สกัดได้ในครั้งนี้ 19.3% เท่ากับการศึกษาของ อรัญ (2553) ซึ่งสกัดสารสกัดหอยนางรมเมล็ด世家ชาช้างได้ 19.3% เช่นกัน นอกจากนี้ Liauw และคณะ (2008) ได้สกัดน้ำมันจากเมล็ด世家ชาอินเดีย (*Azadirachta indica* A. Juss) ด้วยตัวทำละลาย *n*-hexane ได้น้ำมัน 44.29% และได้สารสกัดหอยนางรมเมล็ด世家ชาช้างได้ 41.1%

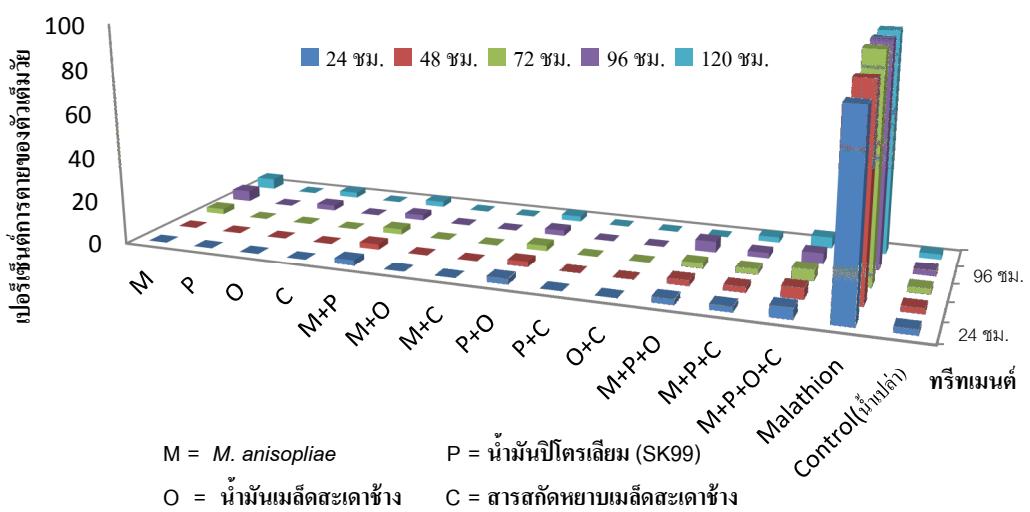
2. การศึกษาประสิทธิภาพเดี่ยวและร่วมของเชื้อร้า *Metarhizium anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียมและผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาซ้างต่อการวางไข่ของแมลงวันแตงในห้องปฏิบัติการ

เมื่อตวนนับจำนวนไข่ของแมลงวันแตง ในชั้นบวบเหลี่ยมซึ่งเป็นเป้าล่อวางไข่ในทริทเมนต์ต่างๆ แล้วคำนวณเปอร์เซ็นต์บัญชีการวางไข่โดยเปรียบเทียบกับชุดควบคุม แมลงวันแตงวางไข่ในทุกทริทเมนต์ที่ใช้ทดสอบ เมื่อใช้สารทดสอบเพียง 1 ชนิด น้ำมันเมล็ดสะเดาซ้างและน้ำมันปิโตรเลียมบัญชีการวางไข่ได้ใกล้เคียงกัน รองลงมาคือ สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาซ้าง ส่วนเชื้อร้า *M. anisopliae* บัญชีการวางไข่ได้ต่ำสุด (ภาพที่ 6) เมื่อพสมสารทดสอบดังกล่าว 2 ชนิด ร่วมกัน ช่วยเสริมฤทธิ์บัญชีการวางไข่โดยมีเปอร์เซ็นต์บัญชีการวางไข่อยู่ในช่วง 53.1-77.1% ซึ่งสูงกว่าการใช้สารเพียงอย่างเดียวซึ่งมีค่าดังกล่าวอยู่ในช่วง 25.4-51.3% ในทำนองเดียวกันกับการพสมสารทดสอบ 3 ชนิด ที่มีเปอร์เซ็นต์บัญชีการวางไข่อยู่ในช่วง 59.0-69.1% ซึ่งสูงกว่าการใช้สารเพียงอย่างเดียวซึ่งกัน (ภาพที่ 6) จึงกล่าวได้ว่าการประยุกต์ใช้ร่วมกัน โดยพสมผลิตภัณฑ์ดังกล่าว ซ้างดันตั้งแต่ 2 ชนิดขึ้นไป สามารถป้องกันการวางไข่ของแมลงวันแตงได้ดีกว่าการใช้ผลิตภัณฑ์ดังกล่าวอย่างเดียวโดยเฉพาะอย่างยิ่งการใช้สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาซ้างพสมกับเชื้อร้า *M. anisopliae* สามารถลดการวางไข่ได้ดีที่สุด ส่วนสารม่าแมลงมาลาไธโอน ซึ่งสามารถบัญชีการวางไข่ได้สูงสุด 96.2% เนื่องจากแมลงวันแตงตายหลังจากได้รับสารทดสอบไม่เกิน 72 ชั่วโมง (ภาพที่ 7) จึงไม่สามารถวางไข่ได้

ผลการเสริมฤทธิ์ที่เกิดขึ้นในการบัญชีการวางไข่ของแมลงวันแตงในการศึกษารังนี้เป็นผลมาจากการออกฤทธิ์ป้องกันการวางไข่ของทั้ง 2 ผลิตภัณฑ์จากเมล็ดสะเดาซ้างและน้ำมันปิโตรเลียม อรัญ (2553) รายงานว่าน้ำมันปิโตรเลียมที่ระดับความเข้มข้น 5,000 ppm และน้ำมันเมล็ดสะเดาซ้างที่ระดับความเข้มข้น 10,000 ppm สามารถลดการวางไข่ของแมลงวันผลไม้ *B. papaya* ในพริกได้ ในทำนองเดียวกันกับ Akhtar และคณะ (2004) พบว่าสารสกัดจากเมล็ดสะเดาอินเดีย สามารถลดการวางไข่ของแมลงวันผลไม้ *Bactrocera zonata* ได้ ขณะที่ Valencia-Botin และคณะ (2004) รายงานว่าการใช้น้ำมันเมล็ดสะเดาซ้างร่วมกับการฉีดการศัตรูพืชแบบบูรณาการในส้ม ช่วยลดการวางไข่แมลงวันผลไม้เม็กซิกัน *Anastrepha ludens* (Loew) อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) ที่ระดับความเข้มข้น 3.0% และ 5.0% นอกจากนี้ Khattak และคณะ (2009) พบว่าทั้งน้ำมันและสารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาอินเดียที่ระดับความเข้มข้น 10,000 ppm ลดการวางไข่ของแมลงวันแตง *B. cucurbitae* โดยพบจำนวนไข่ 1.70 ตัว/ผล ซึ่งแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับชุดควบคุม ที่มีจำนวนไข่ 7.3 ตัว/ผล



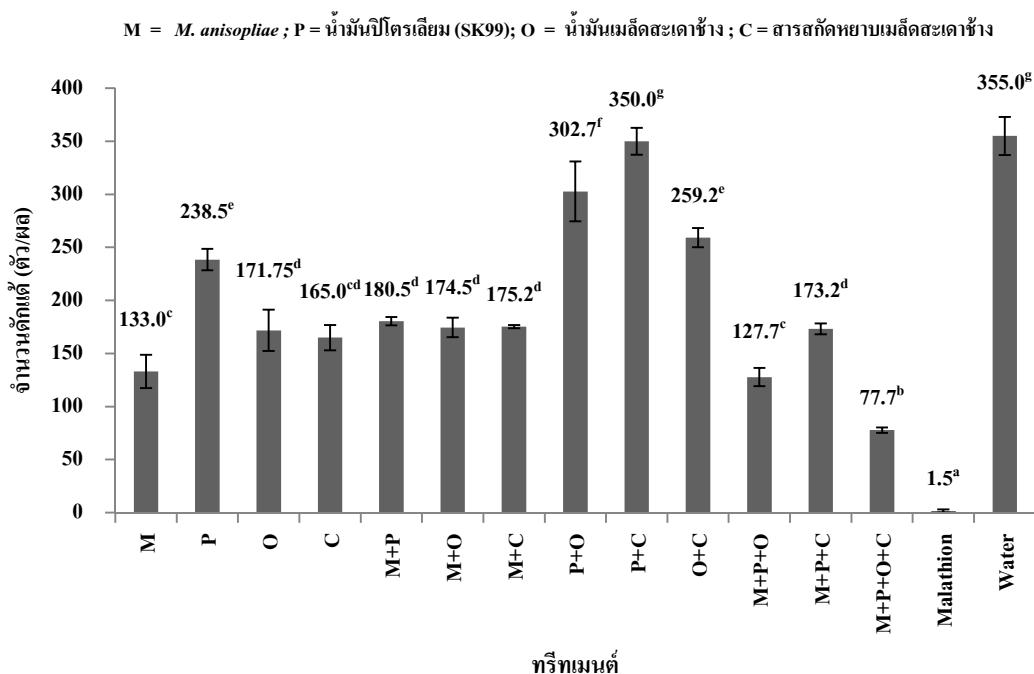
ภาพที่ 6 เปอร์เซ็นต์ยับยั้งการวางไข่เฉลี่ยสะสมของแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* หลังพ่นสารทดสอบที่เวลา 120 ชั่วโมง เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (น้ำเปล่า) ที่อุณหภูมิเฉลี่ย 26.40 ± 1.18 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ย $84.23 \pm 5.76\%$ ในห้องปฏิบัติการ



ภาพที่ 7 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยสะสมของตัวเต็มวัยแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* หลังพ่นสารทดสอบที่เวลา 120 ชั่วโมง เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (น้ำเปล่า) ที่อุณหภูมิเฉลี่ย 26.40 ± 1.18 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ย $84.23 \pm 5.76\%$ ในห้องปฏิบัติการ

3. การประยุกต์ใช้เชื้อรา *Metarhizium anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม น้ำมันและสารสกัด หมายเมล็ดสะเดาช้าง ต่อจำนวนดักแด๊และตัวเต็มวัย แมลงวันแต่งในห้องปฏิบัติการ

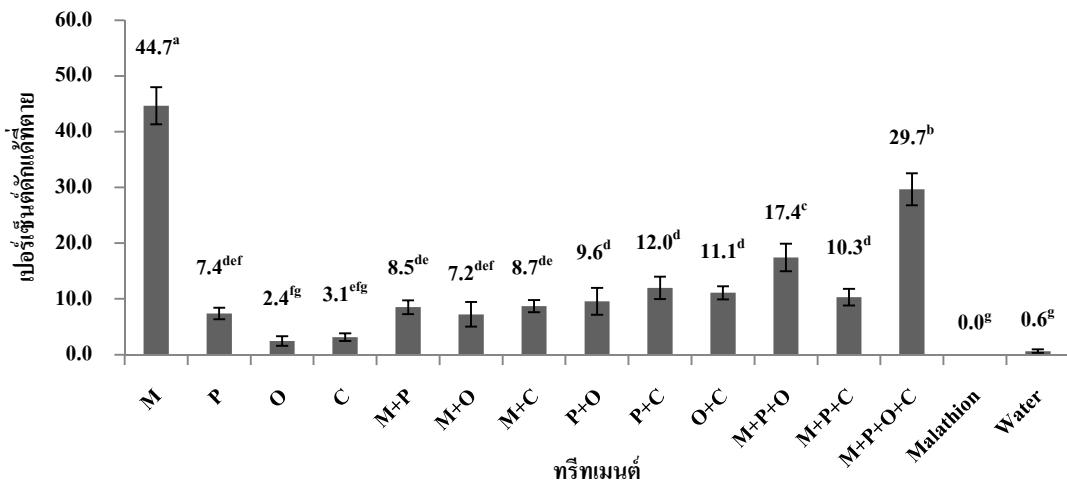
การศึกษาประสิทธิภาพเดี่ยวและร่วมของเชื้อรา *M. anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียม และ พลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาช้าง โดยตรวจนับจำนวนดักแด๊ จำนวนดักแด๊ที่ตายและจำนวนตัวเต็มวัย จำนวนดักแด๊ของแมลงวันแต่งทุกทรีทเม้นต์ของสารทดสอบต่ำกว่าชุดควบคุมโดยมีจำนวนดักแด๊ สะสมเฉลี่ย 1.5-350.0 ตัว/ผล ในขณะที่ชุดควบคุมมีจำนวนดักแด๊สะสมเฉลี่ย 355.0 ตัว/ผล (ภาพที่ 8) ซึ่งให้เห็นว่าสารทดสอบในทรีทเม้นต์ต่างๆ มีผลต่อการพัฒนาของแมลงวันแต่งหลังจาก วางไข่จนกระทั่งถึงวัยเป็นดักแด๊ เมื่อทดสอบใช้สารเพียง 1 ชนิด เชื้อรา *M. anisopliae* มีผลยับยั้ง การพัฒนาเข้าสู่ดักแด๊ที่สุด เนื่องจากพบจำนวนดักแด๊สะสมเฉลี่ยต่ำสุด 133.0 ตัว/ผล รองลงมา ได้แก่น้ำมันและสารสกัดหมายเมล็ดสะเดาช้างมีค่าดังกล่าว 171.7 และ 165.0 ตัว/ผล ตามลำดับ ส่วนน้ำมันปิโตรเลียมมีประสิทธิภาพต่ำสุดเนื่องจากพบจำนวนดักแด๊สะสมเฉลี่ยสูงสุด 238.5 ตัว/ผล เมื่อนำผลิตภัณฑ์ดังกล่าวผสมกัน 2 ชนิด มีผลยับยั้งการพัฒนาเข้าสู่ดักแด๊ลดลงเนื่องจากจำนวน ดักแด๊สะสมเฉลี่ยสูงอยู่ในช่วง 174.5-350.0 ตัว/ผล สูงกว่าการใช้สารเพียงชนิดเดียวซึ่งมีค่าดังกล่าว อยู่ในช่วง 133.0-238.5 ตัว/ผล (ภาพที่ 8) ซึ่งให้เห็นว่าเกิดปฏิปักษ์ต่อกันเมื่อผสมผลิตภัณฑ์ข้างตัน 2 ชนิดเข้าด้วยกัน โดยเฉพาะอย่างยิ่งเกิดปฏิปักษ์อย่างสูงเมื่อผสมผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาช้างและ น้ำมันปิโตรเลียมเข้าด้วยกัน อย่างไรก็ตาม กลับพบว่ามีการเสริมฤทธิ์เกิดขึ้นเมื่อผสมผลิตภัณฑ์ 3 และ 4 ชนิดเข้าด้วยกัน คือ เชื้อรา *M. anisopliae*+น้ำมันปิโตรเลียม+น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง และ เชื้อรา *M. anisopliae*+น้ำมันปิโตรเลียม+น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง+สารสกัดหมายเมล็ดสะเดาช้าง ซึ่งมี จำนวนดักแด๊สะสมเฉลี่ย 127.7 และ 77.7 ตัว/ผล ตามลำดับ (ภาพที่ 8) ส่วนการใช้ สารฆ่าแมลงมาไลroxon พบร่วมกับน้ำมันดักแด๊ต่ำสุดโดยมีค่าดังกล่าวเพียง 1.50 ตัว/ผล เนื่องจากแมลง ทดสอบตายเมื่อได้รับสารทดสอบไม่เกิน 72 ชั่วโมง จึงไม่สามารถไว้และพัฒนาจนกระทั่งเข้าสู่ ระยะดักแด๊ได้



ภาพที่ 8 จำนวนดักแด้เฉลี่ยสะสมของแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* หลังพ่นสารทดสอบที่เวลา 120 ชั่วโมง เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (น้ำเปล่า) ที่อุณหภูมิเฉลี่ย 26.89 ± 1.09 องศา เชลซีส ความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ย $81.50 \pm 4.31\%$ ในห้องปฏิบัติการ

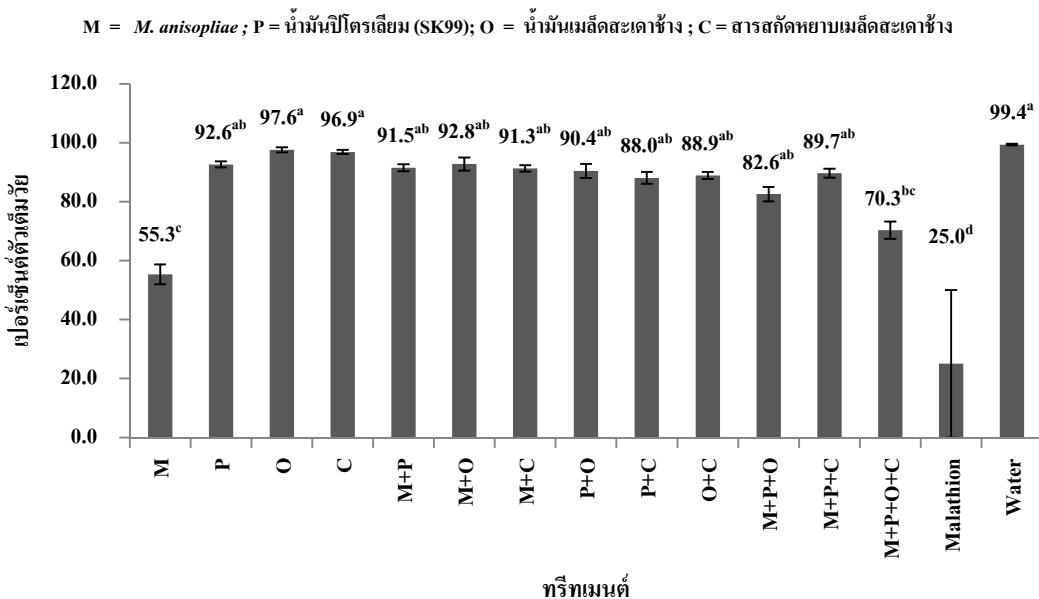
เมื่อพิจารณาผลต่อการตายของดักแด้ โดยคิดเปอร์เซ็นต์ดักแด้ที่ตายจากจำนวนดักแด้ทั้งหมด (ภาพที่ 9) พบว่า ทุกทรีทเม้นต์ที่ทดสอบมีผลต่อการตายของดักแด้เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม โดยมีเปอร์เซ็นต์การตายของดักแด้ต่ำสูงในช่วง 2.4-44.7 (ยกเว้นมาลาไซด์) ในขณะที่ชุดควบคุมมีค่าดังกล่าว 0.6% เป็นที่น่าสังเกตว่าการใช้เชื้อรา *M. anisopliae* เพียงอย่างเดียว ส่งผลต่อการตายของดักแด้มากที่สุด 44.7% ซึ่งแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับทรีทเม้นต์อื่นๆ และเมื่อนำผลิตภัณฑ์อื่นๆ ที่เหลือมาทดสอบกับเชื้อราดังกล่าว ทำให้ดักแด้ตายน้อยกว่าการใช้เชื้อรา *M. anisopliae* เพียงอย่างเดียว ดังนั้นผลิตภัณฑ์จากเมล็ดสะเดาช้างและน้ำมันปิโตรเลียมจึงเป็นปฏิบัติที่ดีกว่า *M. anisopliae* หากพิจารณาผลต่อการตายของดักแด้ให้ผลในทางตรงกันข้าม กลับพบว่าผลิตภัณฑ์จากเมล็ดสะเดาช้างและน้ำมันปิโตรเลียมเสริมฤทธิ์ต่อการตายของดักแด้ โดยเมื่อผสมผลิตภัณฑ์ดังกล่าวเข้าด้วยกันทำให้ดักแด้ตายมากกว่าเมื่อใช้ผลิตภัณฑ์ดังกล่าวเพียง 1 ชนิด (ภาพที่ 9)

M = *M. anisopliae*; P = น้ำมันปิโตรเลียม (SK99); O = น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง; C = สารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง



ກາພທີ 9 ເປົ້ອຮັນຕີດັກແດ້ທີ່ໄາຍເຄີ່ຂອງແມລົງວັນແຕງ *Bactrocera cucurbitae* ລັງພໍນສາຮັດສອບທີ່ເວລາ 120 ຊົ່ວໂມງ ເນື່ອເປົ້ອຍນເຖິງກັບຈຳນວນດັກແດ້ທັງໝົດ ທີ່ອຸນກົມເຄີ່ຍ 26.09±1.09 ອົງຄາ
ເຊລເຊີຍສ ຄວາມໜີນສັນພັກ໌ເຄີ່ຍ 81.50 ± 4.31% ໃນຫ້ອງປົງປັກຕິກາຣ

ສ່ວນດັກແດ້ທີ່ມີຊີວິຕແລະສາມາດພັດນາໄປເປັນຕົວເຕີມວັຍໄດ້ ແສດງເປັນເປົ້ອຮັນຕີດັກເຕີມວັຍສະສົມດັງແສດງໃນກາພທີ 10 ສະກຳໄໝ່ຮັມມາດາໄໂຮອນ ກາຣໃຊ້ເຊື້ອຣາ *M. anisopliae* ເພີຍອຍ່າງເດືອນ ທຳມະດັກແດ້ພັດນາເປັນຕົວເຕີມວັຍຕໍ່ສຸດ 55.3% ແຕກຕ່າງອ່າຍ່າມີນັບສຳຄັນທາງສົດໃຫຍ້ ($P<0.05$) ກັບທີ່ມັນຕີ່ອື່ນໆ ຮອງລົງນາຄື່ອ ເຊື້ອຣາ *M. anisopliae*+ນໍ້າມັນປີໂຕເລີຍ+ນໍ້າມັນແມັດສະເດາຊ້າງ+ສາຮັດຫຍາບເມັດສະເດາຊ້າງມີຄ່າເທົ່າກັນ 70.3% ສໍາຫຼັບທີ່ມັນຕີ່ອື່ນໆ ມີເປົ້ອຮັນຕີດັກເຕີມວັຍສະສົມໄກລ້າເຄີ່ງກັນອູ້ຮ່ວ່າງ 82.6-97.6%



ภาพที่ 10 เปอร์เซ็นต์ตัวเต็มวัยเฉลี่ยสะสมของแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* หลังพ่นสารทดสอบที่เวลา 120 ชั่วโมง เมื่อเปรียบเทียบกับจำนวนตัวเด็กหางหมดที่อุณหภูมิเฉลี่ย 26.09 ± 1.09 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ย $81.50 \pm 4.31\%$ ในห้องปฏิบัติการ

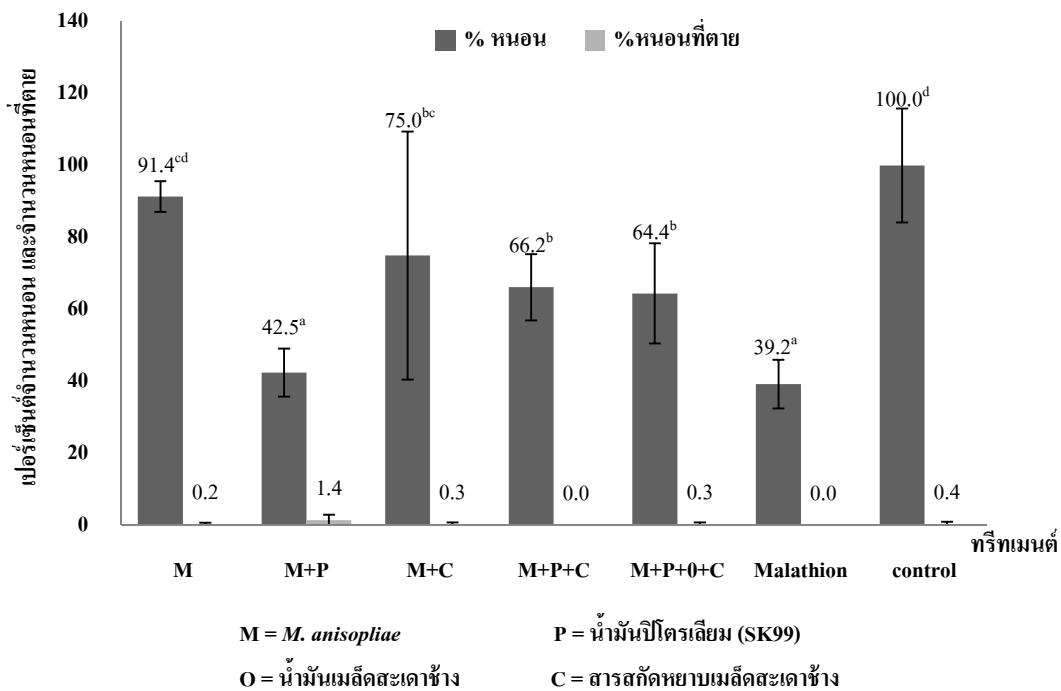
หากพิจารณาเปรียบเทียบระหว่างเชื้อรา *M. anisopliae* ผลิตภัณฑ์จากเมล็ดสะเดาช้างและน้ำมันปิโตรเลียม ถึงแม้ว่าเชื้อรา *M. anisopliae* จะยับยั้งการวางไข่ของแมลงวันแตงได้ต่ำสุดก็ตาม (ภาพที่ 6) แต่สามารถยับยั้งการพัฒนาและการอญ្យรอดจากระยะไข่จนกระทั่งกลাযเป็นตัวเต็มวัยได้ต่ำสุด โดยพบตัวเต็มวัยสะสมเฉลี่ยต่ำสุด 55.3% เนื่องจากมีการตายของตัวเด็กหางหมดเมื่อฉีดพ่นด้วยเชื้อราดังกล่าวเพียงอย่างเดียว (ภาพที่ 9) นอกจากนี้ยังส่งผลกระทบต่อการพัฒนาและการอญ្យรอดของระยะหนอน เนื่องจากหนอนพัดเข้าสู่ระยะตัวเด็กหางหมดได้ต่ำเมื่อเปรียบเทียบกับทรีทเม้นต์อื่นๆ (ภาพที่ 8) จากผลการศึกษารังนี้ชี้ให้เห็นว่า เชื้อรา *M. anisopliae* ที่ดีไปกับไข่สามารถถ่ายทอดไปสู่ระยะหนอนและตัวเด็กหางได้ เนื่องจากในการทดลองครั้งนี้ได้ฉีดพ่นเชื้อราที่ผสมกับน้ำยาป้องกันตัวเต็มวัยเพศเมียที่พร้อมวางไข่เพื่อวางไข่บนพืชพวย หลังจากนั้นนำไปทิ้งในภาชนะไปเลี้ยงเพื่อพัฒนาเข้าสู่ระยะหนอน ตัวเด็กหางและตัวเต็มวัย ตามลำดับต่อไป เป็นไปได้ว่าเชื้อราบริเวณผิวน้ำพวยอาจติดกับอวัยวะวางไข่ของแมลงวันแตง และเมื่อมีการวางไข่จึงถ่ายทอดเชื้อไปยังไข่ได้ นอกจากนี้ ไข่อาจจะสัมผัสโดยตรงกับเชื้อราขณะวางไข่ ซึ่งสอดคล้องกับการศึกษาของปาณิชาและนริศ (2557) ที่ได้นำตัวเต็มวัยแมลงวันแตงเพศเมียกลุกตัวเยื่อรา *M. anisopliae* PSUM02 ความหนาแน่น 1×10^6 สปอร์/มิลลิลิตร เป็นเวลา 3 นาที หลังจากนั้นจึงปล่อยให้เชื้อเจริญเป็นเวลา 1-2-3 และ 4 วัน จึงนำผลแตงกว่าไปให้ตัวเต็มวัยวางไข่พบว่า แมลงวันแตงเพศเมียมีเปอร์เซ็นต์การ

วางแผนปลดลงเมื่อระยะเวลาการติดเชื้อร้ายิ่งมากขึ้น และหนอนพัฒนาเข้าสู่ระยะดักแด้ในอีก 20% แล้วดักแด้กลายเป็นตัวตัวเดี่ยวลดลง 37.5% ที่เวลา 2 วัน

ส่วนผลิตภัณฑ์สารสกัดเมล็ดสะเดาซึ่งน้ำมันปิโตรเลียมยังการพัฒนาเข้าสู่ดักแด้และสู่ตัวเต็มวัย (ภาพที่ 8 และ 10) ถึงแม่ว่าจะไม่เห็นเด่นชัดเมื่อเปรียบเทียบกับผลยับยั้งการวางแผน ไป (ภาพที่ 6) ซึ่งมีรายงานการยับยั้งการพัฒนาของแมลงในทั้ง 2 ผลิตภัณฑ์ดังกล่าว โดย Jilani และคณะ (2006) พบว่า น้ำมันปิโตรเลียมที่ระดับความเข้มข้น 250 500 และ 1,000 ppm มีผลให้แมลงไม่สามารถเข้าดักแด้ได้ และเมื่อเดินสารดังกล่าวลงไปในอาหารเลี้ยงแมลงที่ระดับความเข้มข้น 500 และ 1,000 ppm มีผลให้ดักแด้ไม่สามารถพัฒนาเป็นตัวเต็มวัยได้ ส่วน Alvarenga และคณะ (2012) รายงานว่าผลิตภัณฑ์สะเดาอินเดียมีผลกระแทบกับตัวอ่อน ของแมลงวันผลไม้ชนิด *Ceratitis capitata* (Wiedemann) และแตนเบี้ยน *Diachasmimorpha longicaudata* (Ashmead) ที่ระดับความเข้มข้น 5.0 10.0 15.0 20.0 25.0 และ 30.0% สามารถลดการฟักออกมาเป็นตัวเต็มวัยของแมลงวันผลไม้ชนิดดังกล่าวได้ 75.5 63.8 68.8 58.0 52.8 และ 38.5% ตามลำดับ มีผลให้หนอนแตนเบี้ยน *D. longicaudata* ลดลง 10.30 11.30 6.30 6.30 6.50 และ 5.00% ตามลำดับ สำหรับการศึกษาในแมลงชนิดอื่น Silva และคณะ (2013) รายงานการใช้ผลิตภัณฑ์สะเดาอินเดียม พ่นลงบนไข่ของหนอนกออ้อย (*Diatraea accharalis*) ที่ความเข้มข้น 0.1 0.3 0.5 1 และ 2% น้ำมันสะเดามีผลให้เปอร์เซ็นต์ของการฟักของหนอนลดลง 31.0-99.0% เพิ่มอัตราการตายของหนอนและทำให้รูปร่างผิดปกติอีกด้วย

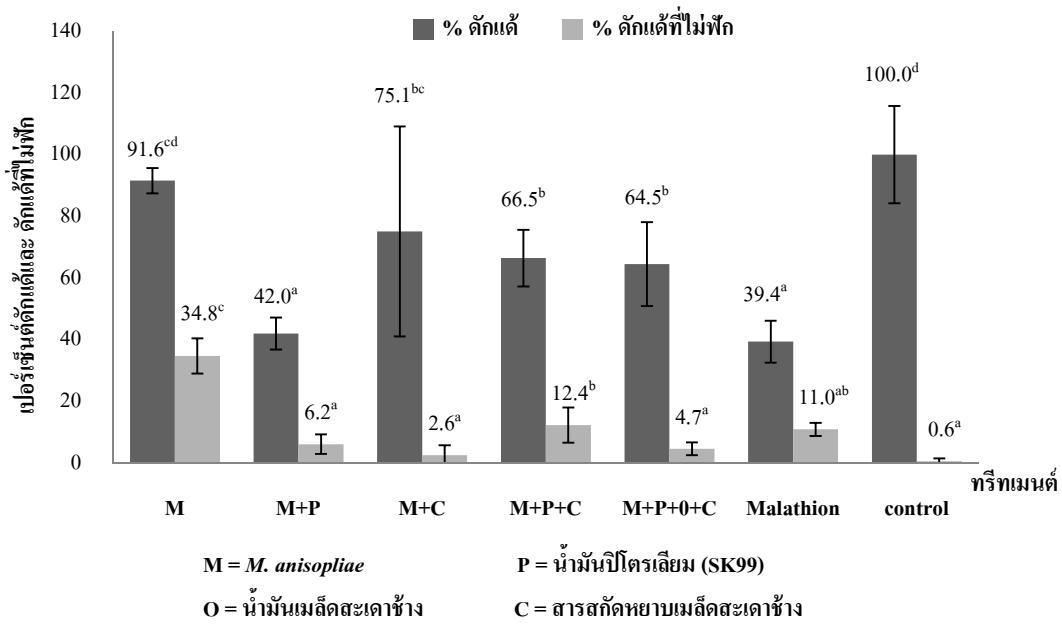
4. การศึกษาประสิทธิภาพของเชื้อร้า *M. anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียม และผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดา หางในการควบคุมแมลงวันแตงในสภาพโรงเรือนทดลอง

ศึกษาการเข้าทำลายของแมลงวันแตงหลังจากฉีดพ่นสารทดสอบชนิดต่างๆ ลงบนผลบัวเหลี่ยมเป็นเวลา 24 และ 48 ชั่วโมง ในสภาพโรงเรือน ตรวจนับจำนวนหนอน จำนวนหนอนที่ตาย จำนวนดักแด้ จำนวนดักแด้ที่ไม่ฟัก และจำนวนตัวเต็มวัย พบแมลงวันแตงเข้าทำลายบัวเหลี่ยมทุกทริปメンต์ และให้ผลแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม การใช้เชื้อร้า *M. anisopliae*+น้ำมันปิโตรเลียม สามารถควบคุมหนอนแมลงวันแตงได้ และให้ผลไม่แตกต่างกันทางสถิติ ($P>0.05$) กับการใช้สารฆ่าแมลงมาลาไซด์ (ภาพที่ 11) ส่วนทริปเมนต์อื่นๆ พบจำนวนหนอนลดลงโดยมีเปอร์เซ็นต์จำนวนหนอนต่ำกว่าชุดควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) ยกเว้นการใช้เชื้อร้า *M. anisopliae* เพียงอย่างเดียว (ภาพที่ 11)



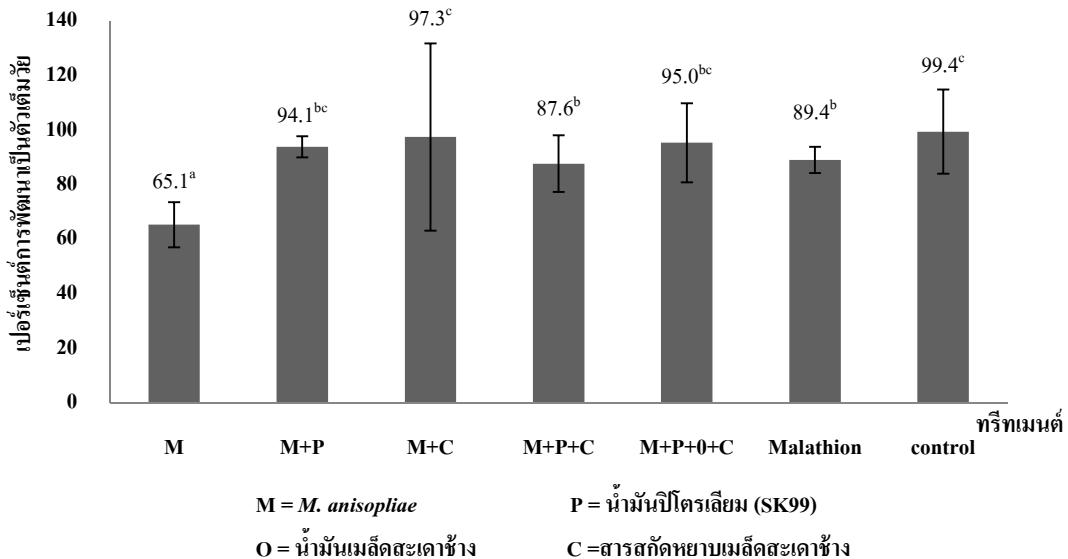
ภาพที่ 11 เปอร์เซ็นต์หักดักเฉลี่ยสะสมของแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม และเปอร์เซ็นต์หักดักที่ตายเปรียบเทียบกับจำนวนหักดักทั้งหมดหลังพ่นสารทดสอบที่เวลา 48 ชั่วโมง ที่อุณหภูมิเฉลี่ย 29.44 ± 2.0 องศาเซลเซียสความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ย $69.88 \pm 5.0\%$ ในสภาพโรงเรือน

ส่วนผลต่อจำนวนดักแด๊และจำนวนดักแด๊ที่ไม่ฟักของแมลงวันแตง (ภาพที่ 12) พบว่า การใช้เชื้อรา *M. anisopliae*+น้ำมันปิโตรเลียม มีเปอร์เซ็นต์ดักดักแด๊เฉลี่ย 42.0 ต่ำกว่าสารทดสอบ อื่นรวมทั้งชุดควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) แต่ไม่แตกต่างจากสารฆ่าแมลง มาลาไซroxon ซึ่งมีค่าดังกล่าว 39.4% ส่วนในทรีทเม้นต์อื่นพบจำนวนดักแด๊ในระดับใกล้เคียงกัน แต่ ยังคงน้อยกว่าชุดควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) ยกเว้นการใช้เชื้อรา *M. anisopliae* เพียงอย่างเดียว ซึ่งพบจำนวนดักแด๊ไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับชุดควบคุม แต่ต่ออย่างไรก็ตาม พบว่า การใช้เชื้อรา *M. anisopliae* เพียงอย่างเดียวมีผลให้เปอร์เซ็นต์ของดักแด๊ที่ไม่ฟักสูงที่สุดถึง 34.8% สูงกว่าทรีทเม้นต์อื่นๆ อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) รองลงมาได้แก่ การใช้เชื้อรา *M. anisopliae*+น้ำมันปิโตรเลียม+สารสกัดขยายเมล็ดสะเดาช้างมีค่าดังกล่าว 12.4% ซึ่งไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับสารมาลาไซroxon ส่วนทรีทเม้นต์อื่นๆ มีเปอร์เซ็นต์ของดักแด๊ที่ไม่ฟักอยู่ในระดับที่ใกล้เคียงกันระหว่าง (2.6-6.2%) ในขณะที่ชุดควบคุมมีค่าดังกล่าว 0.6% (ภาพที่ 12)



ກາພທໍ 12 ເປົ້ອງເຮັນຕໍ່ດັກແດ້ເຂົ້າຢືນສາມຂອງແມລັງວັນແຕງ *Bactrocera cucurbitae* ເມື່ອເປົ້ອງເຖິງກັບຫຼຸດຄວບຄຸມ ແລະເປົ້ອງເຮັນຕໍ່ດັກແດ້ທີ່ຍື່ໄຟຟັກເມື່ອເປົ້ອງເຖິງກັບຈຳນວນດັກແດ້ທັງໝົດຫລັງພໍ່ສາຮທດສອບທີ່ເວລາ 48 ຊົ່ວໂມງ ທີ່ອຸ່ນຫກູນເຂົ້າຢືນ 29.44±2.0 ອົງສາເຊລເຊີຍສ ຄວາມຫື່ນສັນພັກຮ່າຍເຂົ້າຢືນ 69.88±5.0 % ໃນສກາພໂຮງເຮືອນ

ສ່ວນຜົດຕ່ອງການພັດນາເປັນຕົວເຕີມວັນຂອງແມລັງວັນແຕງ ພບວ່າ ກາຣໃໝ່ເຊື່ອ *M. anisopliae* ເພີຍອຍ່າງເດີຍ ດັກແດ້ພັດນາເປັນຕົວເຕີມວັນທີ່ສຸດ 65.1% ແລະແຕກຕ່າງຍ່າງມີນັຍສໍາຄັງທາງສົດຕິ ($P<0.05$) ກັບທີ່ມັນຕໍ່ອື່ນໆ ຮວມທັງຫຼຸດຄວບຄຸມ (ກາພທໍ 13) ຜົ່ງເປັນຜົດຕ່ອນມາຈາກເຊື່ອຮາດັງກລ່າທຳໄກທັກແດ້ຕາຍມາກທີ່ສຸດ (ກາພທໍ 12) ປຶ້ງແມ່ວ່າກາຣໃໝ່ເຊື່ອ *M. anisopliae* ເພີຍອຍ່າງເດີຍຈະໜ່າຍຄົດປົມານຕົວເຕີມວັນໄດ້ທີ່ສຸດກີ່ຕາມ ແຕ່ໃນສກາພໂຮງເຮືອນທົດລອງຍັງຄົງພບປົມານຫນອນແມລັງວັນແຕງສູງແລະຫນອນສາມາຮັບພັດນາເຂົ້າສູ່ຮະບະດັກແດ້ໄດ້ກ່ອນຂັງສູງ (ກາພທໍ 11 ແລະ 12) ດັ່ງນັ້ນກາຣໃໝ່ເຊື່ອຮາໜົດດັງກລ່າວເພີຍອຍ່າງເດີຍຈຶ່ງໄມ່ສາມາຮັບຄວບຄຸມແມລັງວັນແຕງ ໄດ້ໃນສກາພແປ່ງທົດລອງ ຈຶ່ງຕ້ອງນຳມາພສມກັບນ້ຳມັນປີໂຕຮເລີຍ ແລະສາຮສັດຫຍາບເມລືດສະເຄາຊ້າງ ມາໃຊ້ໃນສກາພແປ່ງທົດລອງໂດຍຄັດເລືອກຜົດກາຣທົດລອງໃນສກາພໂຮງເຮືອນ 2 ທີ່ມັນຕໍ່ກີ່ອ ກາຣໃໝ່ເຊື່ອ *M. anisopliae*+ນ້ຳມັນປີໂຕຮເລີຍ ແລະ ກາຣໃໝ່ເຊື່ອ *M. anisopliae*+ນ້ຳມັນປີໂຕຮເລີຍ+ສາຮສັດຫຍາບເມລືດສະເຄາຊ້າງ ເປົ້ອງເຖິງກັບສາຮມາລາໄໂອອນ ແລະນີ້ເປັນຫຼຸດຄວບຄຸມ



ภาพที่ 13 เปอร์เซ็นต์การพัฒนาเป็นตัวเต็มวัยสะสมของแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* หลังพ่นสารทดสอบที่เวลา 48 ชั่วโมง เมื่อเปรียบเทียบกับจำนวนดักเดัด้วยหมุดที่อุณหภูมิเฉลี่ย 29.44 ± 2.0 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ย 69.88 ± 5.0 % ในสภาพโรงเรือน

5. การศึกษาประสิทธิภาพของเชื้อรา *M. anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียม และผลิตภัณฑ์เมล็ดสะเดาช้างในการควบคุมแมลงวันแตงในสภาพแเปลงนทดลอง

จากการศึกษาประสิทธิภาพร่วมของเชื้อรา *M. anisopliae* น้ำมันปิโตรเลียม และสารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้างในการควบคุมแมลงวันแตงในบวนในสภาพแเปลงนทดลอง พบร้า ผลผลิตบวนส่วนใหญ่ไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ระหว่างตรีทเม้นต์ ยกเว้นจำนวนผลดีที่ชุดควบคุม มีจำนวนผลต่ำสุดอย่างมีนัยสำคัญยิ่งทางสถิติ ($P < 0.01$) กับตรีทเม้นต์อื่นๆ (ตารางที่ 6) แต่อย่างไรก็ตาม หากเปรียบเทียบระหว่างตรีทเม้นต์ต่างๆ พบร้า การใช้เชื้อรา *M. anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม (M+P) ให้น้ำหนักผลผลิตรวมทั้งหมุดและน้ำหนักผลดีซึ่งสามารถจำหน่ายได้ สูงสุด รองลงมาได้แก่ การใช้สารมาลาไซดอน (malathion) และการใช้เชื้อรา *M. anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียมและสารสกัดหยาบเมล็ดสะเดาช้าง (M+P+C) ตามลำดับ ส่วนชุดควบคุม (control) ให้ผลผลิตต่ำกว่าต่ำสุด (ตารางที่ 6) มีรายงานการใช้น้ำมันสะเดาอินเดียที่ระดับความเข้มข้น 1.20% เพื่อควบคุมแมลงวันแตงในแปลงปลูกแตงกว่า และน้ำเต้า สามารถลดความเสียหายได้ 6.2 และ 39.0% ตามลำดับ และน้ำมันสะเดาอินเดียที่ระดับความเข้มข้น 4.0%

ร่วมกับสารฆ่าแมลง DDVP 0.2% ลดความเสี่ยหายที่เกิดจากแมลงวันแตงได้ 9.1-9.5 % เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (Ranganath *et al.*, 1997)

ตาราง 6 จำนวนและน้ำหนักของผลผลิตบัวบาน (mean \pm SE) จากการทดสอบการใช้เชื้อรากแมลง *Metarhizium anisopliae* นำมันปีโตรเลียม และสารสกัดขยายเมล็ดสะเดาซังในการควบคุมแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* ในสภาพแปลงปลูก

กรรมวิธี ^{1/}	น้ำหนักผลผลิต ^{ทั้งหมด (กг.)}	น้ำหนักผลดี ^(กг.)	น้ำหนักผลเสีย ^(กг.)	จำนวนผลทั้งหมด	จำนวนผลดี [*]	จำนวนผลเสีย
M + P	115.7 \pm 20.3	93.3 \pm 12.0	22.4 \pm 9.1	741.3 \pm 67.6	581.7 \pm 13.5 ^a	159.7 \pm 63.9
M + P + C	102.1 \pm 27.0	79.0 \pm 19.6	23.0 \pm 8.9	683.0 \pm 104.6	487.0 \pm 52.1 ^a	196.0 \pm 63.5
Malathion	106.4 \pm 7.7	87.8 \pm 3.7	18.6 \pm 6.0	724.3 \pm 63.7	564.3 \pm 28.5 ^a	160.0 \pm 55.1
Control	72.0 \pm 11.1	43.0 \pm 4.0	29.0 \pm 9.3	536.7 \pm 85.8	312.0 \pm 10.4 ^b	224.7 \pm 82.7
F-test	ns ^{2/}	ns	ns	ns	** ^{3/}	ns

^{1/} M = *Metarhizium anisopliae*; P = นำมันปีโตรเลียม; C = สารสกัดขยายเมล็ดสะเดาซัง

^{2/} ns = ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$)

^{3/} ** = ตัวอักษรที่แตกต่างกัน ภายในกลุ่มนี้เดียวกันมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญยิ่งทางสถิติ ($P<0.01$) เปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยวิธี DMRT

สรุป

จากการศึกษาการนำเชื้อรา *M. anisopliae* มาใช้ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียม น้ำมันและสารสกัดพวยเมล็ดสะเดาซังในการควบคุมแมลงวันแตง โดยศึกษาการใช้สารทดสอบเพียงอย่างเดียว ใช้สารดังกล่าวผสมกัน 2 ชนิด 3 ชนิด และ 4 ชนิด เปรียบเทียบกับการใช้ผ้าแมลงมาลาไชօอนและน้ำเปล่าเป็นชุดควบคุมในห้องปฏิบัติการ ในโรงเรือนทดลอง และในสภาพแเปลงนทดลอง ผลจากการทดสอบในห้องปฏิบัติการนั้น แม้ว่าประสิทธิภาพของสารผ้าแมลงมาลาไชօอนให้ผลในการควบคุมแมลงวันแตงดีที่สุดก็ตาม แต่การใช้น้ำมันปิโตรเลียมและสารสกัดพวยเมล็ดสะเดาซังร่วมกับเชื้อรา *M. anisopliae* ยังยึดการวางไข่ของแมลงวันแตงได้มากขึ้นอย่างเด่นชัด ในขณะที่การใช้เชื้อรากินดองกล่าวเพียงอย่างเดียวยังยึดการวางไข่และการพัฒนาเป็นระยะหนอนและดักแด้ได้น้อย แต่สามารถยับยั้งการพัฒนาจากดักแด้เป็นตัวเต็มวัยได้ดีที่สุด ซึ่งผลดังกล่าวเป็นไปในทำนองเดียวกันกับผลการทดสอบในโรงเรือน แต่การใช้น้ำมันปิโตรเลียมผสมกับเชื้อรา *M. anisopliae* ให้ประสิทธิภาพในการควบคุมแมลงวันแตงในสภาพโรงเรือนดีที่สุดและให้ผลไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับการใช้สารผ้าแมลงมาลาไชօอน ในทำนองเดียวกันกับการทดสอบในแปลงทดลองที่การใช้น้ำมันปิโตรเลียมผสมกับเชื้อรา *M. anisopliae* ให้ประสิทธิภาพควบคุมแมลงวันแตงดีที่สุดเมื่อพิจารณาจากคุณภาพและปริมาณของผลผลิตบวบเหลี่ยม

ดังนั้นในการผลิตบวบเหลี่ยมเพื่อให้ได้ทั้งคุณภาพและปริมาณของผลผลิต รวมทั้งมีความปลอดภัยต่อผู้ผลิต ผู้บริโภค และสิ่งแวดล้อม จึงควรใช้เชื้อรา *M. anisopliae* ร่วมกับน้ำมันปิโตรเลียมในการควบคุมแมลงวันแตงในบวนเหลี่ยม โดยผสมเชื้อราดังกล่าวที่ระดับความหนาแน่น 1×10^8 สปอร์/มิลลิลิตร กับน้ำมันปิโตรเลียม SK99® ที่ระดับความเข้มข้น 2,500 ppm (50 มิลลิลิตร/น้ำ 20 ลิตร) ฉีดพ่นทุก 7 วัน ในระยะติดผล ซึ่งเป็นอีกทางเลือกหนึ่งที่สามารถนำมาใช้เพื่อทดแทนการใช้สารเคมีในการควบคุมการเข้าทำลายของแมลงวันแตงได้

เอกสารอ้างอิง

- กฤษณ์ หนึ่งหนู. 2552. ผลต่อการวางไข่ของแมลงวันแตง (*Bactrocera cucurbitae* CoQ.) ของสารสกัดจากเมล็ดสะเดาซัง (*Azadirachta excelsa* Jack). และตะไคร้หอม (*Cymbopogon citratus* (DC.) Stapf. ใน polymore. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต สาขาวิชาวิทยามหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์, สงขลา. 141-142 หน้า.
- จันทร์จิรา โพธิ์เสรี. 2543. การศึกษาประสิทธิภาพการยับยั้งการวางไข่ของสารสกัดจากเมล็ดสะเดาซัง (*Azadirachta excelsa* Jack) บนแมลงวันทอง [*Bactrocera papayae* sp. (Drew and Hancock)] ในผลพริกหยวก (*Capsicum annuum* L.). ปัญหาพิเศษ ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์, สงขลา. 29 หน้า.
- ทิวา บุตรพา. 2543. การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเมล็ดสะเดาซัง (*Azadirachta excelsa* Jack) เพื่อควบคุมหนอนไยผัก (*Plutella xylostella*). วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต สาขาวิชาวิทยามหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์, สงขลา. 145 หน้า.
- นริศ ท้าวจันทร์ และอนุชิต ชินاجرิวงศ์. 2551. ประสิทธิภาพการควบคุมของเชื้อราก *Metarhizium anisopliae* ในแมลงวันผลไม้ (Diptera: Tephritidae). วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร(พิเศษ) 39: 21-25.
- นริศ ท้าวจันทร์ อนุชิต ชินاجرิวงศ์ และ วิวัฒน์ เสือสะอาด. 2554. ผลของเชื้อรากแมลง *Beauveria bassiana* และ *Metarhizium anisopliae* ต่อพฤติกรรมการผสมพันธุ์ของแมลงวันผลไม้ *Bactrocera papayae* (Diptera: Tephritidae). วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร(พิเศษ) 42: 339-342.
- ปาณิศา ธรรมเสวต และ นริศ ท้าวจันทร์. 2557. ผลของระยะเวลาการติดเชื้อรากแมลง *Metarhizium anisopliae* PSUM02 ต่อการวางไข่และระยะเวลาอ่อนแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae*. วารสารพืชศาสตร์สงขลานครินทร์ 1: 54-58.
- มะลิวัลย์ ปันยารชุน. 2534. การควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยใช้เชื้อราก. เอกสารวิชาการ การควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยชีววิธี. หน้า 167-168. กลุ่มงานวิจัยการปราบศัตรูพืชทางชีวภาพ กองกีฏและสัตว์วิทยา กรมวิชาการเกษตร, กรุงเทพฯ.
- ยุวดี ช้างแก้ว. 2547. ประสิทธิภาพของน้ำมันชนิดต่างๆ ในการกำจัดลูกน้ำและตัวไม่ցของยุงรำคาญ. ปัญหาพิเศษ. ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์, สงขลา. 19 หน้า.
- รุจ มนต์. 2541. เกรดความสูงน้ำมันปิโตรเลียมกำจัดศัตรูพืช. วารสารกีฏวิทยาและสัตว์วิทยา 20: 219-220.

- รุจ นรกต. 2542. น้ำมันปีโตรเลียมกำจัดศัตรูพืช. วารสารเทคโนโลยีเกษตร 23: 182-189.
- วิภาวดี ชำนาญ. 2548. การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเมล็ด世家ชา (Azadirachta excelsa Jack) เพื่อไอล์ยุงคำาญ (Culex quinquefasciatus Say.) วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์ มหาบัณฑิต สาขา กีฏวิทยา มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์, สงขลา. 79 หน้า.
- สมหักดี คิวชช. 2544. เชื้อรากำลายแมลง. วารสารชีวบริหารศน 3: 9-12.
- แสน ติกวัฒนานนท์. 2539. การเลี้ยงแมลงวันทองในสกุลคาดสีชนิดใหม่ได้ปริมาณมากด้วยอาหารกึ่ง เทียม. ว.เกษตรศาสตร์ (วทบ) 20 : 22-36.
- อรัญ งามผ่องไส, สนั่น ศุภชัยสกุล และธีระพล ศรีชนะ. 2552. การวิจัยและพัฒนาผลิตภัณฑ์น้ำมันและสารสกัดเมล็ด世家ชาเพื่อควบคุมยุงลายบ้าน. รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์. ภาควิชาการ จัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์, สงขลา. 215 หน้า.
- อรัญ งามผ่องไส. 2553. การใช้น้ำมันปีโตรเลียม น้ำมันเมล็ด世家ชา (Azadirachta excelsa Jack) และเหี้ออล่อไปรตินควบคุมแมลงวันผลไม้ (Bactrocera papayae Drew & Hancock) (Diptera: Tephritidae). รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์. ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์, สงขลา. 45 หน้า.
- เอกราช แก้ววงศ์ โว. 2552. การพัฒนาผลิตภัณฑ์น้ำมันและสารสกัดขยายเนื้อในเมล็ด世家ชา (Azadirachta excelsa Jack.) เพื่อควบคุมยุงลายบ้าน (Aedes aegypti Linnaeus). วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์ มหาบัณฑิต สาขา กีฏวิทยา มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์.
- Alvarenga, C.D., França, W.M., Giustolin, T.A., Paranhos, B.A.J., Lopes, G.N., Cruz, P.L. and Barbosa, P.R.R. 2012. Toxicity of neem (*Azadirachta indica*) seed cake to larvae of the Mediterranean fruit fly *Ceratitis capitata* (Diptera: Tephritidae), and its parasitoid, *Diachasmimorpha longicaudata*. (Hymenoptera: Bracidae) Florida Entomologist 95: 57-62.
- Allwood, A.J., Chinajariyawong, A., Drew, R.A.I., Hamacek, E.L., Hancock, D.L., Hengsawad, C., Jinapin, J.C., Jirasurat, M., Kong Krong, C., Kristsaneepaiboon, S., Leong, C.T.S., Vijaysegaran, S. 1999. Host plant records for fruit flies (Diptera:Tephritidae) in South-East Asia. The Raffles Bulletin of Zoology 7: 1-99.
- Akhtar, N., Jilani, G., Mahmood, R., Ashfaq, M. and Iqbal, J. 2004. Effect of plant derivatives on settling response and fecundity of peach fruit fly (*Bactrocera zonata*) (Saund.). Sarhad Journal of Agriculture 20: 269-274.

- Castillo, M.A., Moya, P., Hernandez, E. and Primo-Yufera, E. 2000. Susceptibility of *Ceratitis capitata* Wiedemann (Diptera: Tephritidae) to entomopathogenic fungi and their extracts. Biological Control 19: 274-282.
- Clarke, A.R., Allwood, A., Chinajariyawong, A., Drew, R.I.A., Hengsawad, C., Jirasurat, M., Kong Krong, C. and Kritsanepaiboon, S. 2001. Seasonal abundance and host use patterns of seven *Bactrocera* Macquart species (Diptera: Tephritidae) in Thailand and Malaysia. The Raffles Bulletin of Zoology 49: 207-220.
- Christenson, L.D. and Foote, R.H. 1960. Biology of fruit flies. Annual Review of Entomology 5: 171-192.
- Collins, D.J. and Collins, B.A. 1998. Fruit fly in Malaysia and Thailand 1985-1993. ACIAR. 27 pp.
- Dhillon, M.K., Singh, R., Naresh, J.S. and Sharma, H.C. 2005. The melon fruit fly, *Bactrocera cucurbitae*: A review of its biology and management. Journal of Insect Science 5: 1-16.
- Dimbi, S., Maniania, N.K. and Ekesi, S. 2009. Effect of *Metarhizium anisopliae* inoculation on the mating behavior of three species of African Tephritid fruit flies, *Ceratitis capitata*, *Ceratitis cosyra* and *Ceratitis fasciventris*. Biological Control 50: 111-116.
- Dimbi, S., Maniania, N.K., Luk, S.A., Ekesi, S. and Mueke, J.K. 2003. Pathogenicity of *Metarhizium anisopliae* (Metsch) Sorokin and *Beauveria bassiana* (Balsamo) Vuillemin, to three adult fruit fly species: *Ceratitis capitata* (Weidemann), *C. rosa* var *fasciventris* Karsch and *C. cosyra* (Walker) (Diptera: Tephritidae). Mycopathologia 156: 375-382.
- Doharey, K.L. 1983. Bionomics of fruit flies (*Dacus* spp.) on some fruits. Indian Journal of Entomology 45: 406-413.
- Ekesi, S., Dimbi, S. and Maniania, N.K. 2007. The role of entomopathogenic fungi in the integrated management of tephritid fruit flies (Diptera: Tephritidae) with emphasis on species occurring in Africa. In: Ekesi, S., and Maniania, N.K. (eds). *Use of Entomopathogenic Fungi in Biological Pest Management*. pp. 239-274. Research SignPost, Kerala.
- Ekesi, S., Maniania, N.K. and Lux, S.A. 2002. Mortality in three African tephritid fruit fly puparia and adults caused by the entomopathogenic fungi, *Metarhizium anisopliae* and *Beauveria bassiana*. Biocontrol Science and Technology 12: 7-17.

- Ferra, P. 1988. Fruit flies in Asia and the Pacific: problems and possible approaches for solution. Working Paper No. 13. ACIAR. Australia.
- Hardy, D.E. 1973. The fruit flies (Tephritidae: Diptera) of Thailand and bordering countries. Pacific Insects Monograph 31: 353 pp.
- Hedström, I. and Monge-Nájera, J. 1998. Is sexually transmitted fungal infection evidence for size-related mating success in Neotropical guava fruit flies? *Journal of Tropical Biology*. 46:1129–1132.
- Jilani, G., Khattak, M. K. and Shahzad, M. F. 2006. Toxic and growth regulating effect of ethanol extract and petroleum ether extract of *Valariana officianalis* L. against *Bactrocera zonata* (Saund.). *Pakistan Journal of Biological Sciences* 28: 11-14.
- Kershaw, M.J., Moorhouse, E.R., Bateman, R., Reynolds, S.E. and Charnley, A.K. 1999. The role of destruxins in the pathogenicity of *Metarhizium anisopliae* for three species of insect. *Journal of Invertebrate Pathology* 74: 213-223.
- Khattak, M. K., Rashid, M.M. and Abdullah, K. 2009. Effect of neem derives on infestation, settling and oviposition of melon fruit fly, (*Bactrocera cucurbitae* Coq.) (Tephritidae: Diptera). *Pakistan Journal of Biological Sciences* 3: 11-15.
- Klein, M.G. and Lacey, L.A. 1999. An attractant trap for autodissemination of entomopathogenic fungi into populations of the Japanese beetle *Popillia japonica* (Coleoptera: Scarabaeidae). *Biocontrol Science and Technology* 9: 151-158.
- Lazama-Gutierraz, R., Trujillo-de la Luz, A., Moliana-Ochoa, J., Rebolledo-Dominguez, O., Pescador, A.R., Lopez-Edwards, M. and Aluja, M. 2000. Virulence of *Metarhizium anisopliae* (Deuteromycotina: Hyphomycetes) on *Anastrepha ludens* (Diptera: Tephritidae): Laboratory and field trials. *Journal of Economic Entomology* 93: 1080-1084.
- Liauw, M. Y., Natan, F. A., Widiyanti, P., Ikasari, D., Indraswati, N. and Soetaredjo, F. E. 2008. Extraction of neem oil (*Azadirachta indica* A. Juss) using n-hexane and ethanol: studies of oil quality kinetic and thermodynamic. Department of Chemical Engineering. 3: 49-54
- McEwen, F.L. and Stephenson, G.R. 1979. The Use and Significance of Pesticides in the Environment. New York –Chichester-Brisbane-Toronto, 538 p.
- Milner, R.J. 2000. Current status of *Metarhizium* as a mycoinsecticide in Australia. *Biocontrol/News and Information* 21: 47-50.

- Moino, A.Jr., Alves, B., Lopes, R. B., Oliveira, P.M., Neves, J., Roberto, M. P. and Vieira, S. A. 2002. External Development of the entomopathogenic fungi *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae* in the subterranean termite *Heterotermes tenuis*. *Scientia Agricola* 59: 267- 273.
- Nagpal, B.H., Srivastana, A., Valecha, N. and Sharma, V.P. 2001. Repellent action of neem cream against *An. culicifacies* and *Cx. quinquefasciatus*. *Current Science* 10: 1270-1271.
- Peng, G., Wang, Z., Yin, Y., Zeng, D. and Xia, Y. 2008. Field trial of *Metarhizium anisopliae* var. *acridum* (Ascomycota: Hypocreales) against Oriental migratory locusts, *Locusta migatroy manilensis* (Meyen) in northern China. *Crop Protection* 27: 1244-1250.
- Quesada-Moraga, E., Martin-Carballo, I., Garrido-Jurado, I. and Santiago-Alvarez, C. 2008. Horizontal transmission of *Metarhizium anisopliae* among laboratory populations of *Ceratitis capitata* (Wiedemann) (Diptera: Tephritidae). *Biological Control* 47: 115-124.
- Rae, D.J., Watson, D.M., Liang, W.G., Tan, B.L., Li, M., Huang, M.D., Ding, Y., Xiong, J.J., Du, D.P. Tang, J. and Beattie, G.A.C. 1996. Comparision of petroleum spray oils, abamectin, cartap and methomyl for control of citrus leaf miner (Lepidoptera: Gracillariidae) in southern China. *Journal of Economic Entomology* 89: 493-500.
- Ranganath, H.R., Suryanarayana, M.A. and Veenakumari, K. 1997. Management of melon fly (*Bactrocera (Zeugodacus) cucurbitae* Coquillett) in cucurbits in South Andaman. *Insect Environment* 3: 32-33.
- Sideney, B.O., Miniuk, C. M., Barros, N. M. d. and Azevedo, J. L. 2001. Growth and sporulation of *Metarhizium flavoviride* var. *flavoviride* on culture media and lighting regimes. *Journal of Agricultural Science* 58: 613-616.
- Silva, D.C.V., Schneider, L.C.L. and Conte, H. 2013. Toxicity and residual activity of a commercial formulation of oil from neem, *Azadirachta indica* A. Juss. (Meliaceae), in the embryonic development of *Diatraea saccharalis* F. (Lepidoptera: Crambidae). *Florida Entomologist* 4: 131.
- Toledo, J., Liedo, P., Flores, S., Campos, S.E., Villasensor, A. and Montoya, P. 2006. Use of *Beauveria bassiana* and *Metarhizium anisopliae* for fruit fly control: A novel approach. Proceedings of the 7th International Symposium on Fruit Flies of Economic Importance. pp. 127-132.

- Valencia-Botin, A. J., Bautista-Martinez, N. and Lopez-Buenfil, J. A. 2004. Use of neem (*Azadirachta indica* A Juss) aqueous extract on the oviposition of Mexican fruit fly, (*Anastrepha ludens* Loew) (Diptera: Tephritidae) in Valencia orange. *Fitosanidad* 8: 57-59.
- Waterhouse, D.F. 1993. The Major Arthropod Pests and Weeds of Agriculture in Southeast Asia. Canberra: ACIAR. 141 pp.
- Weems, H.V. Jr. and Heppner, J.B. 2001. Melon fly, *Bactrocera cucurbitae* Coquillett (Insect: Diptera: Tephritidae). Florida Department of Agriculture and Consumer Services, Division of Plant Industry, and T.R. Fasulo, University of Florida Publication
- White, I.M., and Elson-Harris, M. 1992. Fruit Flies of Economic Importance their Identification and Bionomics. CAB International Oxon. England. 601 pp.

การเผยแพร่ผลงานวิจัย

วัชระ ถุงไส้. 2557. ผลของเชื้อรา *Metarhizium anisopliae* น้ำมันปีโตรเลียม และสารสกัดเมล็ด
สะเดาช้างต่อการเข้าทำลายของแมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett)
(Diptera: Tephritidae) ในบวนเหลี่ยม. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต สาขาวิชา
กัญวิทยา มหาวิทยาลัย สงขลานครินทร์, สงขลา 73 หน้า.

วัชระ ถุงไส้, อรัญ งามผ่องใส และ นริศ ท้างจันทร์. 2555. ผลของน้ำมันปีโตรเลียม และสารสกัด
เมล็ดสะเดาช้างต่อการเจริญของเส้นใยและการออกของสปอร์เชื้อรา *Metarhizium
anisopliae* (Metsch.) Sorokin. วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร (พิเศษ). 43: 95-98.

วัชระ ถุงไส้, อรัญ งามผ่องใส และ นริศ ท้างจันทร์. 2556. ผลของเชื้อรา *Metarhizium anisopliae*
(Metsch.) Sorokin. น้ำมันปีโตรเลียม และสารสกัดเมล็ดสะเดาช้างต่อการวางไข่ของ
แมลงวันแตง *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett). การประชุมวิชาการพืชศาสตร์
ครั้งที่ 1 วันที่ 13-14 สิงหาคม 2556. คณะทรัพยากรธรรมชาติ
มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ หาดใหญ่ สงขลา.

Thaochan, N., Ngampongsai, A. and Loongsai, W. 2014. Effects of *Metarhizium anisopliae*,
petroleum oil and thiam seed extracts on egg laying and development of immature
stages of *Bactrocera cucurbitae* (Coquillett) (Diptera: Tephritidae). The 9th
International Symposium on Fruit Flies of Economic Importance (ISFFEI 2014),
Bangkok, Thailand: 12-16 May.

Thaochan, N. and Ngampongsai, A. (in press). *Metarhizium guizhouense* PSUM02, petroleum oil,
and thiam (*Azadirachta excels*) seed oil and crude extract: screening from laboratory
to field for control of melon fruit fly, *Bactrocera cucurbitae* *Bactrocera cucurbitae*
(Coquillett) (Diptera: Tephritidae).