

การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเมล็ดกระเดาช้าง (*Azadirachta excelsa* Jack.)

เพื่อควบคุมพืชอนครทุ่ง (*Spodoptera litura* F.)

Study on the Efficacy of Seed Extracts from Tiam (*Azadirachta excelsa* Jack.)

for Cotton Leafworm; *Spodoptera litura* F. (Lepidoptera : Noctuidae) Control

ปาริชาต พลินทร์

Parichat Palintron

Order Key	28303
BIB Key	176078

เลขที่	98314. M2 วบ 4543 น.ร.
เลขทะเบียน	.....
.....	20. พ.ศ. 2543

วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต สาขาวิชา昆蟲วิทยา

มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์

Master of Science Thesis in Entomology

Prince of Songkla University

2543

(1)

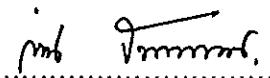
ชื่อวิทยานิพนธ์ การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเมล็ดสะเดาซ่าง (*Azadirachta excelsa* Jack.) เพื่อควบคุมหนอนกระถั่ง (*Spodoptera litura* F.)  
 ผู้เขียน นางสาวปาริชาต ปาลินทร์  
 สาขาวิชา กีฏวิทยา

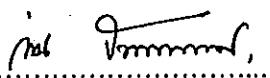
คณะกรรมการที่ปรึกษา

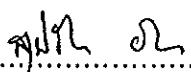
คณะกรรมการสอบ

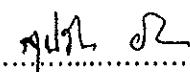
.....ประธานกรรมการ  
(ดร.สุนทร พิพิธแสงจันทร์)

.....ประธานกรรมการ  
(ดร.สุนทร พิพิธแสงจันทร์)

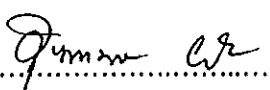
.....กรรมการ  
(รองศาสตราจารย์ ดร.ก้าน จันทร์พรหมมา)

.....กรรมการ  
(รองศาสตราจารย์ ดร.ก้าน จันทร์พรหมมา)

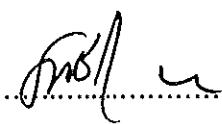
.....กรรมการ  
(อ. สุปริยา ยืนยงสวัสดิ์)

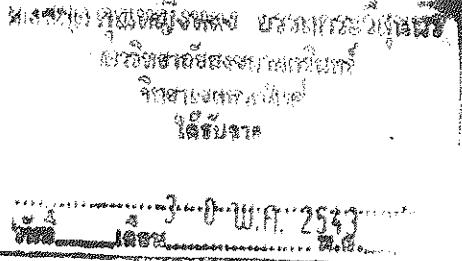
.....กรรมการ  
(อ. สุปริยา ยืนยงสวัสดิ์)

.....กรรมการ  
(ดร.อรุณ งามผล่องไส)

.....กรรมการ  
(รองศาสตราจารย์ ดร.จุฑานาส พลพันธิน)

บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ อนุมัติให้นักวิทยานิพนธ์ฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษา ตามหลักสูตรวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาวิชาเกีฏวิทยา

.....  
(รองศาสตราจารย์ ดร.นพรัตน์ บำรุงรักษ์)  
คณบดีบัณฑิตวิทยาลัย



ชื่อวิทยานิพนธ์	การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง ( <i>Azadirachta excelsa</i> Jack.) เพื่อควบคุม หนอนกระทุ่ง ( <i>Spodoptera litura</i> F.)
ผู้เขียน	นางสาวปาริชาต ปาลินกร
สาขาวิชา	กีฏวิทยา
ปีการศึกษา	2543

### บทคัดย่อ

ศึกษาเบริญเทียบปริมาณสารสกัดหมายที่ได้จากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง (*Azadirachta excelsa* Jack.) และสะเดาไทย (*A. indica* var. *siamensis* Vale.) จำนวน 10 กิโลกรัมน้ำหนักแห้ง ที่สกัดโดยวิธีการแช่บุ่ม พบว่านำมันที่ได้จากการแช่สกัดด้วย n-hexane ที่ได้คือ 43.15 และ 32.57 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนสารสกัดหมายที่ได้จากการแช่สกัดด้วย methanol ที่ได้คือ 14.52 และ 11.32 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ผลการวิเคราะห์ค่า saponification value และ ค่า acid value ของน้ำมันจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง มีค่าเท่ากับ 163.07 และ 9.01 ส่วนน้ำมันจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย มีค่าเท่ากับ 161.40 และ 4.55 ตามลำดับ

ผลการทดสอบพิษทางการสัมผัส ด้วยวิธีการ topical application บนหนอนกระทุ่ง (*Spodoptera litura* F.) วัยที่ 2 พบว่า สาร permethrin (Ambush<sup>®</sup>) มีค่า LC<sub>50</sub> เท่ากับ 116.6 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง เท่ากับ 5,255.2 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย เท่ากับ 11,037.2 มิลลิกรัม/ลิตร น้ำมันจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง เท่ากับ 35,445.7 มิลลิกรัม/ลิตร น้ำมันจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย เท่ากับ 48,334.2 มิลลิกรัม/ลิตร และ เชื้อแบคทีเรีย *Bacillus thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) มีค่า เท่ากับ 68,755.3 มิลลิกรัม/ลิตร ส่วนการทดสอบบนหนอนกระทุ่กวัยที่ 3 พบว่า สาร Ambush<sup>®</sup> มีค่า LC<sub>50</sub> เท่ากับ 181.5 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง เท่ากับ 8,833.3 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย เท่ากับ 16,405.3 มิลลิกรัม/ลิตร น้ำมันจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง เท่ากับ 42,847.3 มิลลิกรัม/ลิตร น้ำมันจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย เท่ากับ 52,056.4 มิลลิกรัม/ลิตร และ สาร Thuricide<sup>®</sup> มีค่า เท่ากับ 77,088.8 มิลลิกรัม/ลิตร ส่วน การทดสอบบนหนอนกระทุ่กวัยที่ 4 พบว่า สาร Ambush<sup>®</sup> มีค่า LC<sub>50</sub> เท่ากับ 1,435.7 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง เท่ากับ 19,686.9 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดหมายจาก

เนื้อในเมล็ดสะเดาไทย เท่ากับ 22,684.2 มิลลิกรัม/ลิตร ส่วนน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง  
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย และสาร Thuricide<sup>®</sup> ไม่พบพิษทางการสัมผัส บนหนอนกระเทียม  
ผักวัยที่ 4

ผลการทดสอบพิษทางการกิน โดยทดสอบในอาหารเที่ยง หนอนวัยที่ 2 พบว่า  
สาร Ambush<sup>®</sup> มีค่า LC<sub>50</sub> เท่ากับ 75.5 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง เท่า  
กับ 1,594.6 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย เท่ากับ 1,616.0 มิลลิกรัม/  
ลิตร น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง เท่ากับ 29,210.4 มิลลิกรัม/ลิตร น้ำมันจากเนื้อในเมล็ด  
สะเดาไทย เท่ากับ 49,517.2 มิลลิกรัม/ลิตร และ สาร Thuricide<sup>®</sup> มีค่า เท่ากับ 17,497.0  
มิลลิกรัม/ลิตร การทดสอบบนหนอนกระเทียม วัยที่ 3 พุ่ง ว่าสาร Ambush<sup>®</sup> มีค่า LC<sub>50</sub> เท่ากับ  
107.3 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง เท่ากับ 3,671.1 มิลลิกรัม/ลิตร สาร  
สกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย เท่ากับ 3,952.6 มิลลิกรัม/ลิตร น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดา  
ช้าง เท่ากับ 43,525.9 มิลลิกรัม/ลิตร น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย เท่ากับ 59,494.0 มิลลิกรัม/  
ลิตร และ สาร Thuricide<sup>®</sup> มีค่า เท่ากับ 18,028.1 มิลลิกรัม/ลิตร และการทดสอบบนหนอนกระเทียม  
ผัก วัยที่ 4 พบว่า สาร Ambush<sup>®</sup> มีค่า LC<sub>50</sub> เท่ากับ 342.0 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดขยายจากเนื้อใน  
เมล็ดสะเดาช้าง เท่ากับ 4,716.7 มิลลิกรัม/ลิตร สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย เท่ากับ  
9,912.5 มิลลิกรัม/ลิตร และ สาร Thuricide<sup>®</sup> มีค่า เท่ากับ 48,448.6 มิลลิกรัม/ลิตร ส่วนน้ำมัน  
จากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทยไม่พบพิษทางการกิน บนหนอน  
กระเทียม ผักวัยที่ 4

ผลการทดสอบการลดจำนวนประชากรหนอนกระเทียม ผักวัยที่ 2 บนต้นผักหวานด้วย การฉีดพ่น  
สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ที่  
ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร พุ่งว่า สามารถลดจำนวนประชากรหนอนกระเทียมได้  
60 และ 76 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

**Thesis Title**            **Study on the Efficacy of Seed Extracts from Tiam (*Azadirachta excelsa* Jack.) for Cotton Leafworm; *Spodoptera litura* F. (Lepidoptera : Noctuidae) Control**

**Author**                **Miss Parichat Palintorn**

**Major Program**        **Entomology**

**Academic Year**        **2000**

### **Abstract**

A study on quantitative of crude extracts from Tiam ; *Azadirachta excelsa* Jack., compered with Thai neem; *A. indica* var. *siamensis* Vale., using 10 kg dry seed kernel extracts by maceration method, oil hexane extracts were 43.15 and 32.57 % and crude methanol extracts were 14.52 and 11.32 %. Analysis of the saponification value and acid value of oil from Tiam were 163.07 and 9.01 and Thai neem were 161.40 and 4.55, respectively.

The efficacy test of contact toxicity by topical apllication on 2<sup>nd</sup> instar larvae of *Spodoptera litura* F. , permethrin (Ambush<sup>®</sup>) showed the LC<sub>50</sub> was 116.6 mg./l., crude extracts from Tiam (5,255.2 mg./l.), crude extracts from Thai neem (11,037.2 mg./l.), oil from Tiam (35,445.7 mg./l.), oil from Thai neem (48,334.2 mg./l.), and *Bacillus thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) was 68,755.3 mg./l. On 3<sup>rd</sup> instar larvae, Ambush<sup>®</sup> showed the LC<sub>50</sub> was 181.5 mg./l., crude extracts from Tiam (8,833.3 mg./l.), crude extracts from Thai neem (16,405.3 mg./l.), oil from Tiam (42,847.3 mg./l.) , oil from Thai neem (52,056.4 mg./l.) , and Thuricide<sup>®</sup> was 77,088.8 mg./l. On 4<sup>th</sup> instar larvae, Ambush<sup>®</sup> showed the LC<sub>50</sub> was 1,435.7 mg./l., crude extracts from Tiam (19,686.9 mg./l.), crude extracts from Thai neem (22,684.2 mg./l.), respectively. The oil from Tiam, oil from Thai neem and Thuricide<sup>®</sup> had no efective contact toxicity on 4<sup>th</sup> instar larvae of *S. litura* F.

The oral toxicity by feeding in a concentration dependent manner when incorporated in artificial diet. On the 2<sup>nd</sup> instar larvae, Ambush<sup>®</sup> showed the LC<sub>50</sub> was 75.5 mg./l., crude extracts from Tiam (1,594.6 mg./l.), crude extracts from Thai neem (1,616.0 mg./l.), oil from Tiam (29,210.4 mg./l.), oil from Thai neem (49,517.2 mg./l.), and Thuricide<sup>®</sup> was 17,497.0 mg./l. On 3<sup>rd</sup> instar larvae, Ambush<sup>®</sup> showed the LC<sub>50</sub> was 107.3 mg./l., crude extracts from Tiam (3,671.1 mg./l.), crude extracts from Thai neem (3,952.6 mg./l.), oil from Tiam (43,525.9 mg./l.), oil from Thai neem (59,494.0 mg./l.), and Thuricide<sup>®</sup> was 18,028.1 mg./l. On 4<sup>th</sup> instar larvae, Ambush<sup>®</sup> showed the LC<sub>50</sub> was 342.2 mg./l., crude extracts from Tiam (4,716.7 mg./l.), crude extracts from Thai neem (9,912.5 mg./l.), and Thuricide<sup>®</sup> was 48,448.65 mg./l., oil from Tiam and oil from Thai neem had no effective feeding toxicity on 4<sup>th</sup> instar larvae of *S. litura* F.

The test of reducing population of 2<sup>nd</sup> instar larvae of *S. litura* F. on chinese kale by spraying application, showed the extracts from Tiam and Thai neem at concentration 30,000 mg./l. can reducing the population 60 and 76 %, respectively.

## กิจกรรมประการ

วิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จสู่ต่อไปด้วยดี โดยได้รับความกรุณาจากบุคลากร และหน่วยงาน  
ฝ่ายต่างๆ ดังนี้

ดร.สุนทร พิพิธแสงจันทร์ ประธานกรรมการที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ ผู้ให้คำปรึกษา แนะนำ  
และตรวจสอบแก่ไขข้อบกพร่องของวิทยานิพนธ์ฉบับนี้ ตลอดจนให้คำปรึกษาในเรื่องการเรียน

รศ.ดร.ก้าน จันทร์ธรรมมา กรรมการที่ปรึกษาที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ ผู้ให้คำปรึกษา  
สนับสนุน และให้คำแนะนำต่างๆ ตลอดจนการแก้ไขข้อบกพร่องของวิทยานิพนธ์ อันก่อให้เกิด<sup>1</sup>  
ความถูกต้องและสมบูรณ์

อาจารย์สุปรียา ยืนยงสวัสดิ์ กรรมการที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ ผู้ให้คำปรึกษา แนะนำเกี่ยวกับ  
กิจกรรมสักดิษฐ์ และอำนวยความสะดวกในการใช้สถานที่ อุปกรณ์ และเครื่องมือต่างๆ ที่ใช้ใน  
กระบวนการสักดิษฐ์

พศ. นฤบดี อดุลสมบัติ หัวหน้าภาควิชาเคมี คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลา  
นคринทร์ ผู้ให้ความช่วยเหลือ และให้คำแนะนำเกี่ยวกับการทดสอบหาค่า saponification value และ  
acid value

รศ.ดร. จุฑามาส ผลพันธิน และ ดร. อรัญ งามผ่องใส กรรมการสอบวิทยานิพนธ์ ผู้  
แนะนำ และตรวจสอบแก่ไขข้อบกพร่องเพิ่มเติมในวิทยานิพนธ์ฉบับนี้

คุณทิวา บุตรพา และคุณทิพารรณ ทองเจื้อ ผู้ให้ความร่วมมือ และช่วยเหลืออย่างดีซึ่ง  
จนทำให้ในวิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จลงได้

คุณสุรพงษ์ สายบุญ ผู้ให้คำปรึกษา และให้ความช่วยเหลือในการถ่ายภาพ ตลอดจนให้  
ความช่วยเหลือในด้านต่างๆ ด้วยดีตลอดมา

คุณปัทมาพร อินสุวรรณ โภณ และคุณสิริพิร สุขตุก ผู้ให้คำแนะนำ และช่วยเหลือเกี่ยวกับ  
งานเอกสาร งานสารบรรณ และแบบฟอร์มต่างๆ

คุณสุภาร จันทร์ตน์ และคุณจำลอง ชุมเนิด ผู้ให้คำแนะนำ และสนับสนุนเกี่ยวกับวัสดุ  
อุปกรณ์ในการทำวิจัย

คุณนิวรรรถ แท่นมณี เจ้าหน้าที่สูนีย์เครื่องมือกลางคณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลา  
นคrinทร์ ผู้ให้ความอนุเคราะห์และช่วยเหลือเกี่ยวกับเครื่องมือ และอุปกรณ์ในกระบวนการสักดิษฐ์  
สาร และคุณณัทชา ชาลีทา ผู้ให้ความช่วยเหลือเกี่ยวกับการจัดพิมพ์ข้อมูลต่างๆ

ภาควิชาการจัดการศัลย์พืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ และภาควิชาเกษตรศาสตร์และ  
เกษตรพฤษศาสตร์ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ ที่อำนวยความสะดวกแก่กิจกรรม  
การใช้สถานที่และห้องปฏิบัติการตลอดโครงการวิจัย

บัญชีติดวิทยาลัย มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ สถาบันที่ให้ทุนสนับสนุนการทำวิทยา  
นิพนธ์ จำกัดจำนวนปี 2540-2541 จึงได้ขอขอบคุณมา ณ ที่นี่ด้วย

กราบขอบพระคุณ จาสิบเอกนิวัตร ปาลินทร อาจารย์คงจันทร์ ปาลินทร ร้อยตรีราชโ哥<sup>ศ</sup>  
ศัลยวิทย์ ปาลินทร และคุณยายจำปา สุรไพบูรย์ ผู้ให้การสนับสนุนด้านการศึกษา ให้ความรัก<sup>ศ</sup>  
และกำลังใจดีเยี่ยม ตลอดจนผู้เกี่ยวข้องทุกท่านที่ไม่ได้กล่าวนามมา ณ ที่นี่ในการช่วยเหลือ<sup>ศ</sup>  
และสนับสนุนจนทำให้วิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จลุล่วงไปด้วยดี<sup>ศ</sup>

ประชชาต ปาลินทร

## สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ.....	(3)
Abstract.....	(5)
กิตติกรรมประกาศ.....	(7)
สารบัญ.....	(9)
รายการตาราง.....	(10)
รายการตารางภาคผนวก.....	(12)
รายการภาพประกอบ.....	(19)
รายการภาพหนวก.....	(21)
<b>บทที่</b>	
1 บทนำ.....	1
บทนำต้นเรื่อง.....	1
การตรวจเอกสาร.....	4
วัตถุประสงค์.....	20
2 วัสดุ อุปกรณ์ และวิธีการ.....	21
3 ผลและวิจารณ์.....	31
4 สรุป.....	56
5 เอกสารอ้างอิง.....	58
6 ภาคผนวก.....	66
7 ประวัติศูนย์ฯ.....	136

## รายการตาราง

ตารางที่	หน้า
1 ปริมาณและเปอร์เซ็นต์ของสารสกัดที่ได้จากเมล็ดสะเดาซ้างและเมล็ด สะเดาไทยที่สกัดด้วย n-hexane และ methanol โดยใช้วิธีการแช่บุข.....	31
2 แสดงค่า saponification value และ acid value ของน้ำมันจากเนื้อในเมล็ด สะเดาซ้างและน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทยที่สกัดด้วย n-hexane .....	33
3 ปริมาณของครดไขวนันในน้ำมันจากเมล็ดสะเดาซ้างและน้ำมันจากเมล็ด สะเดาไทยที่สกัดด้วย n-hexane โดยใช้วิธีการแช่บุข.....	34
4 ค่า LC <sub>50</sub> และ LC <sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหอนกระทูพักรวัยที่ 2 ที่ทดสอบ ด้วยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมง หลังการทดสอบ.....	39
5 ค่า LC <sub>50</sub> และ LC <sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหอนกระทูพักรวัยที่ 3 ที่ทดสอบ ด้วยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมง หลังการทดสอบ.....	40
6 ค่า LC <sub>50</sub> และ LC <sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหอนกระทูพักรวัยที่ 4 ที่ทดสอบ ด้วยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมง หลังการทดสอบ.....	41
7 ค่า LC <sub>50</sub> และ LC <sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหอนกระทูพักรวัยที่ 2 ที่ทดสอบ ด้วยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมง หลังการทดสอบ.....	42
8 ค่า LC <sub>50</sub> และ LC <sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหอนกระทูพักรวัยที่ 3 ที่ทดสอบ ด้วยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมง หลังการทดสอบ.....	43
9 ค่า LC <sub>50</sub> และ LC <sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหอนกระทูพักรวัยที่ 4 ที่ทดสอบ ด้วยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมง หลังการทดสอบ.....	44

## รายการตราง (ต่อ)

ตารางที่	หน้า
10 ค่า LC <sub>50</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหูนองกระดูกกัวยที่ 2 3 และ 4 ที่ทดสอบด้วยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity) และพิษทางการกิน (feeding toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมง หลังการทดสอบ.....	45
11 แสดงจำนวนเฉลี่ยที่พบและจำนวนเฉลี่ยที่ลดลงของหูนองกระดูกกัวยที่ 2 ที่พบบนต้นพืช หลังการฉีดพ่นสารสกัดจากเนื้อในเม็ดสะเดาซึ่งและสารสกัดจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย ที่เวลา 72 ชั่วโมง.....	54

## ตารางผนวก

ตารางผนวกที่	หน้า
1 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอน กระดูกกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	66
2 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระดูกกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบ พิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	67
3 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ <sup>†</sup> <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระดูก กวัย 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	68
4 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของเชื้อแบคทีเรีย <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระดูกกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบ พิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	69
5 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตายของหนอนกระดูกกวัยที่ 2 โดยวิธี การทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	70
6 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดขยายจากเมล็ดสะเดาช้าง ต่อการตายของหนอนกระดูกกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	71
7 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกกวัยที่ 2 โดย วิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	72
8 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดขยายจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตายของหนอนกระดูกกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	73

## ตารางผนวก (ต่อ)

ตารางผนวกที่	หน้า
9 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	74
10 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาซึ่ง ต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	75
11 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	76
12 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	77
13 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง Ambush <sup>®</sup> ต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	78
14 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง Ambush <sup>®</sup> ต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity) .....	79
15 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัย 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	80
16 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของเชื้อ <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	81
17 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารสกัดขยายจากเมล็ดสะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระทุกผักวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส(contact toxicity).....	82

## ตารางผนวก (ต่อ)

ตารางผนวกที่	หน้า
18 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสาร สกัดขยายจากเมล็ดสะเดาช้าง ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	83
19 ทดสอบการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธี การทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	84
20 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสาร สกัดขยายจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	85
21 ทดสอบการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมัน จากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	86
22 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาช้าง ต่อการ ตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	87
23 ทดสอบการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมัน จากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบ พิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	88
24 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตาย ของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	89
25 ทดสอบการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร ฆ่าแมลง permethrin ( <sup>®</sup> Ambush) ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	90
26 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin ( <sup>®</sup> Ambush) ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบทางการสัมผัส (contact toxicity).....	91

## ตารางผนวก (ต่อ)

ตารางผนวกที่	หน้า
27 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ด世家ชาช้างต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	92
28 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดขยายจากเมล็ด世家ชาช้าง ต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (contact toxicity).....	93
29 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ด世家ชาไทย ต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	94
30 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดขยายจากเมล็ด世家ชาไทย ต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity).....	95
31 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร ม้าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	96
32 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารม้าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	97
33 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัย 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	98
34 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของเชื้อ <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษ ทางการกิน (feeding toxicity).....	99
35 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ด世家ชาช้างต่อการตายของหนอนกระตุ้นภัยที่ 2 โดยวิธี การทดสอบพิษทางกิน (feeding toxicity).....	100

## ตารางผนวก (ต่อ)

ตารางผนวกที่		หน้า
36 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมานจากเมล็ดสะเดาช้าง ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	101	
37 ทดสอบการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดหมานจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 2 โดย วิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	102	
38 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมานจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	103	
39 ทดสอบการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมัน จากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตายของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 2 โดยวิธีการทดสอบ พิษทางการกิน (feeding toxicity).....	104	
40 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตาย ของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการ (feeding toxicity).....	105	
41 ทดสอบการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของ น้ำมัน จากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 2 โดยวิธี การทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	106	
42 ทดสอบการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการ ตายของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	107	
43 ทดสอบการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร ฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	108	
44 ทดสอบผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปักรวบที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	109	

## ตารางผนวก (ต่อ)

ตารางผนวกที่	หน้า
45 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวย 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	110
46 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของเชื้อแบคทีเรีย <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	111
47 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ความเป็นพิษของสารสกัดขยายจากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	112
48 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดขยายจากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	113
49 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารสกัดขยายจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	114
50 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดขยายจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	115
51 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	116
52 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาช้าง ต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	117
53 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระทุ่งกัวยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	118

## ตารางหน่วง (ต่อ)

ตารางหน่วงที่	หน้า
54 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	119
55 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	120
56 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	121
57 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	122
58 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของเชื้อ <i>B. thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> (Thuricide <sup>®</sup> ) ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	123
59 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาชั้นต่อการตาย ของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	124
60 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษ ของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาชั้งต่อการตายของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	125
61 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	126
62 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตายของหนอนกระทุ่ปั้กวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity).....	127

## รายการภาพประกอบ

ภาพที่	หน้า
1 ถูตร โครงสร้างของสารฆ่าแมลง permethrin.....	6
2 แสดงลักษณะหล ใบ และดอกของสะเดาซ าง ( <i>A. excelsa</i> Jack.).....	12
3 ถูตร โครงสร้างของสาร azadirachtin.....	13
4 ถูตร โครงสร้างของสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol.....	13
5 แสดงขั้นตอนการเตรียมส่วนสกัดของสะเดาซ างและสะเดาไทย.....	22
6 กระบวนการสกัดสารอกฤทธิ์จากเมล็ดสะเดาซ างและเมล็ดสะเดาไทย.....	25
7 แสดงลักษณะของหนอนกระทุกกวายที่ 2 หลังการทดสอบด้วยสารสกัด หยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ าง และสารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ด สะเดาไทย ที่ทดสอบพิษทางการสัมผัส.....	46
8 แสดงลักษณะของหนอนกระทุกกวายที่ 3 หลังการทดสอบด้วยสารสกัด หยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ าง และสารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ด สะเดาไทย ที่ทดสอบพิษทางการสัมผัส.....	47
9 แสดงลักษณะของหนอนกระทุกกวายที่ 2 หลังการทดสอบด้วยสารสกัด หยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ าง และสารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ด สะเดาไทย และสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) ที่ทดสอบพิษทาง การกิน.....	48
10 แสดงลักษณะของหนอนกระทุกกวายที่ 3 หลังการทดสอบด้วยสารสกัด หยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ าง และสารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ด สะเดาไทย สารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> ) และเชื้อแบคทีเรีย <sup>®</sup> <i>Bacillus thuringiensis</i> var. <i>kurstaki</i> HD-1 (Thuricide <sup>®</sup> ) ที่ทดสอบพิษ ทางการกิน.....	49
11 ลักษณะของหนอนกระทุกกวายที่ 6 และดักแด๊กพิคปิกติหลังการทดสอบ ด้วยสารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ าง ที่ทำการศึกษาต่อ.....	50
12 ลักษณะของหนอนกระทุกกวายที่ 6 ที่พิคปิกก่อนเข้าสู่ระบบดักแด๊ก หลังการทดสอบด้วยสารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ างและสาร สกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทยที่ทดสอบพิษทางการกิน.....	51

## รายการภาพประกอบ (ต่อ)

ภาพที่

หน้า

13 สักษณะของดักแด้หนอนกระทุ่ปักษ์ที่ผิดปกติหลังการทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดเศษเค้าช้างและสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดเศษเค้าไทยที่ทดสอบพิยทางการกิน.....	52
14 ดักแด้และหีเสื่อหนอนกระทุ่ปักษ์ที่ผิดปกติหลังการทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดเศษเค้าช้าง ที่ทดสอบพิยทางการกิน ที่ทำการศึกษาต่อ.....	53

## รายการภาพนวนภก

ภาพนวนที่	หน้า
1 ลักษณะของสะเดาซ่างและสะเดาไทย.....	128
2 ลักษณะของเม็ดสะเดาซ่างและเม็ดสะเดาไทย.....	129
3 วิธีการชีวิตของหนอนกระทู้ผัก.....	130
4 การเพาะเลี้ยงเพิ่มปริมาณหนอนกระทู้ผัก.....	131
5 การทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัด.....	132
6 การทดสอบการลดจำนวนประชากรหนอนกระทู้ผักบนต้นพืช.....	133

## บทที่ 1

### บทนำ

#### บทนำต้นเรื่อง

ผักเป็นพืชอาหารที่มีประโยชน์ต่อร่างกายมนุษย์ช่วยเสริมสร้างให้สุขภาพร่างกายแข็งแรง เนื่องจากผักประกอบด้วยธาตุอาหารที่มีคุณค่าต่อร่างกาย เช่น วิตามิน และเกลือแร่ โดยเฉพาะอย่างยิ่งวิตามินซี และสารเบต้าแคโรทีน ซึ่งป้องกันโรคหัวใจ โรคเบาหวาน และช่วยลดจำนวนผู้ป่วยจากโรคเมร์ส (กรมวิชาการเกษตร, 2537) ผักเป็นพืชที่ใช้ประกอบอาหารในชีวิตประจำวัน เกษตรกร จึงนิยมปลูก กันอย่างแพร่หลาย เป็นอัชพที่ทำรายได้สูง เพราะผักส่วนมากจะมีอายุสั้น สามารถเก็บเกี่ยวได้ในเวลาอันรวดเร็ว และจำหน่ายได้เงินหมุนเวียนหลายครั้งในรอบปี ปัจจุบันประเทศไทยมีผักหลายชนิดเพื่อใช้ประโยชน์ในการบริโภค การอุดสาหกรรมเกษตร การผลิตเม็ดพันธุ์ และเพื่อการส่งเป็นสินค้าออกไปยังตลาดต่างประเทศ ผักจึงนับว่าเป็นพืชเศรษฐกิจที่มีความสำคัญ ดังนั้นตามแหล่งปลูกผักจึงมักมีการปลูกต่อเนื่องตลอดปี

ภาคใต้ของประเทศไทยมีสภาพภูมิอากาศที่เหมาะสมต่อการปลูกผักไม่ผล และไม่ยืนต้น เช่น บริเวณปลูกผักในจังหวัดสงขลาที่สำคัญ ได้แก่ ตำบลบางเหริง กิ่งอำเภอควนเนียง ตำบลบางแพน ในเขตอำเภอหาดใหญ่ นิคมสร้างตนเอง อำเภอรัตภูมิ และในจังหวัดอื่น ๆ ในภาคใต้ เช่น อำเภอปากพนัง จังหวัดนครศรีธรรมราช และบางส่วนของจังหวัดพัทลุง (กรมส่งเสริมการเกษตร, 2539)

ในขณะเดียวกันเกษตรกรที่ปลูกผักก็ประสบปัญหาแมลงศัตรุผักก่อความเสียหายต่อผลผลิต ซึ่งแมลงศัตรุผักที่สำคัญมีหลายชนิด และมีลักษณะการทำลายที่แตกต่างกันออกໄไป แมลงศัตรุผักที่สำคัญ ๆ มีหลายชนิด เช่น หนอนไอก็อก (*Plutella xylostella*) หนอนคีบกระหลា (*Phytometra ni*) หนอนเจาสมอฝ้ายอเมริกัน (*Heliothis armigera*) ตัวงเต่าแตงడง (*Aulacophorla indica*) ตัวงเต่าแตงคำ (*Aulacophorla lewisii*) ตัวงนมดผัก (*Phyllotreta sinuata*) และหนอนกระซืุ้้ผัก (*Spodoptera litura*) ซึ่งเป็นแมลงที่ก่อความเสียหายต่อผลผลิตของเกษตรกร พนการระบาดทุกภูมิภาคของประเทศไทย จากปัญหาการเข้าทำลายของแมลงศัตรุ ทำให้ผลผลิตและคุณภาพของผักลดลงมาก ดังนั้นจึงต้องมีการป้องกันและกำจัด การป้องกันกำจัดแมลงศัตรุให้ได้ผลดี ต้องอาศัยความรู้ประสบการณ์ และในการดำเนินชีวิตของแมลง การกินอาหาร การแพร่ระบาด การขยายพันธุ์ และการเจริญเติบโต ซึ่งปัจจุบันยังเป็นปัญหาที่สำคัญของเกษตรกร เพราะแมลงศัตรุสามารถเพิ่มจำนวนได้ในระยะเวลาอันรวดเร็ว (สมกพ, 2542)

การผลิตพักในปัจจุบันมีการนำเทคโนโลยีสมัยใหม่เข้ามาช่วยเพื่อลดการใช้แรงงาน ตลอดจนเพิ่มปริมาณและคุณภาพของผลผลิต หากมีการเขตกรรมที่ดี มีวิธีการเพาะปลูก และดูแลรักษาที่ถูกต้อง เช่น การคัดเลือกพันธุ์ที่ดี การให้น้ำและปุ๋ย การดูแลรักษาดิน การกำหนดระยะเวลาปลูก การปลูกพืชสลับหรือพืชหมุนเวียน ตลอดจนการจัดการหลังการเก็บเกี่ยว ซึ่งกล่าวโดยรวมคือการใช้หลัก good agricultural practice (GAP) (จรล, 2542) ซึ่งปัจจุบันการส่งออกสินค้าเกษตรไปยังต่างประเทศ ยังประสบกับปัญหาการถูกปฏิเสธสินค้า ถูกกักกันสินค้า เนื่องจากไม่ได้คุณภาพตามความต้องการของผู้ซื้อ ดังนั้นการตรวจสอบคุณภาพของสินค้าเกษตรเพื่อการส่งออกจึงมีความสำคัญมาก ดังนั้นการผลิตสินค้าในรูปของ สินค้าอินทรีย์ (organic food) หรือพืชผักปลอดสารพิษ เป็นต้น เพื่อความปลอดภัยของผู้บริโภค ซึ่งมีหน่วยงานของภาครัฐที่ควบคุมอยู่แล้วคือ ศูนย์ตรวจสอบและออกใบอนุญาตประกอบกิจการในประเทศไทย (ศตอ.) เนื่องจากผู้นำเข้าบางประเทศจะบังคับให้มีการตรวจสอบคุณภาพสินค้าเกษตรเพื่อการส่งออก (ศตอ.) เนื่องจากผู้นำเข้าบางประเทศจะบังคับให้มีการตรวจสอบคุณภาพสินค้าเกษตรเพื่อการส่งออก (ศตอ.) ให้เป็นไปตามมาตรฐาน GAP (อคุลย์, 2542) ในขณะเดียวกันเกษตรกรเริ่มให้ความสนใจในการปลูกพืชผักที่มีความปลอดภัย ต่อสุขภาพอนามัยของผู้บริโภคมากขึ้น รวมทั้งกลุ่มธุรกิจหลายกลุ่ม ได้หันมาผลิตผลิตภัณฑ์หักเหล็กนี้ จึงได้มีการผลิตออกจำหน่ายอย่างแพร่หลายในปัจจุบัน และเรียกชื่อผลิตภัณฑ์แตกต่างกันไป เช่น พักปลอดสารพิษ พักปลอดภัยจากสารพิษ และพักอนามัย เป็นต้น (ปวีณา, 2541) ในขณะที่การใช้สารเฆ่าแมลงเป็นปัจจัยหลักในการป้องกันกำจัดแมลงศัตรูพืช ซึ่งสารเฆ่าแมลงเหล่านี้ก่อให้เกิดผลกระทบทางอย่างต่อเนื่องมา ดังนั้นการใช้สารสกัดจากพืชซึ่งเป็นทางเลือกที่น่าสนใจ และมีพืชหลายชนิดที่สามารถนำมาใช้ควบคุมแมลงศัตรูได้ดี เช่น ใบยาสูน ตะไคร้หอม เหง้าจิง เหง้าไฟล์ เหง้าข่า ดอกเบญจมาศ และเมล็ดของสะเดา และมีการทดลองพบว่ามีพืชหลายชนิดในประเทศไทยสามารถควบคุมหนอนไผ้พัก (*P. xylostella*) เช่น ยีโอด สาระแห่น กะทือ ข่าจิง ตะไคร้ และอีองหมายนา เป็นต้น (Piphitsangchan, 1993)

การใช้สารเฆ่าแมลงในการป้องกันกำจัดแมลงศัตรูทำให้เกิดความสูญเสียของความสมดุรย์ของคืน และเกิดการเน่าเสียของเหล่าน้ำ ซึ่งกำลังเป็นปัญหาที่โลกกำลังให้ความสนใจ รวมทั้งองค์กรภาครัฐและเอกชนของประเทศไทยได้พยายามหาทางแก้ไข เกิดการรณรงค์ส่งเสริม ให้มีการใช้สารสกัดจากพืชชนิดต่าง ๆ เพื่อทดแทนสารเฆ่าแมลง ตลอดระยะเวลา 30-40 ปีที่ผ่านมา เป็นช่วงเวลาที่เกิดแนวคิดในการที่จะหาหนทางในการรักษาพื้นฟูสภาพสิ่งแวดล้อม ให้คงสภาพยั่งยืน เห็นได้จากแผนพัฒนาเศรษฐกิจและสังคมแห่งชาติ ฉบับที่ 5 รัฐบาลเริ่มมีนโยบายหลักเกี่ยวกับการจัดการและบริหารทรัพยากรธรรมชาติ ได้แก่ การเพิ่มประสิทธิภาพในการใช้ทรัพยากร รวมทั้งการกระจายความเริ่มไปสู่ชนบทโดยคำนึงถึงการร่วมมือริหารทรัพยากรธรรมชาติ และสิ่งแวดล้อม ควบคู่กันไป (วิจิตร, 2536) ส่วนแผนพัฒนาเศรษฐกิจและสังคมแห่งชาติ ฉบับที่ 6 ได้มีการนำเอา

แนวทางการจัดการสิ่งแวดล้อมนำมานำมาใช้พัฒนาประเทศควบคู่ไปกับการพัฒนาเศรษฐกิจและสังคมที่เด่นชัดขึ้น ส่วนแผนพัฒนาเศรษฐกิจและสังคมแห่งชาติฉบับที่ 7 นโยบายของรัฐได้ให้ความสำคัญต่อทรัพยากรและสิ่งแวดล้อม โดยส่งเสริมรักษาคุณภาพชีวิต เร่งรัดให้มีการพัฒนาสิ่งแวดล้อม และทรัพยากรธรรมชาติ (บรรทัดที่ 2536)

ในยุคปัจจุบันสังคมมีการตื่นตัวด้านสิ่งแวดล้อม และระบบนิเวศวิทยา ตลอดจนการปลูกพืชโดยไม่ใช้สารเคมีสังเคราะห์ (organic farming) และการเกษตรแบบยั่งยืน (sustainable agriculture) ประกอบกับสารเคมีในยุคปัจจุบันมีราคาสูงขึ้น และมีพิษต่อสิ่งแวดล้อม มีสารจากแมลงหลายชนิดที่ก่อให้เกิดการดื้อยาของแมลง จึงทำให้เกิดกระแสการใช้สารสกัดจากพืชเพื่อทดแทนการใช้สารเคมี แมลง (บรรทัดที่ 2536) ส่วนแผนพัฒนาเศรษฐกิจและสังคมแห่งชาติ ฉบับที่ 8 ซึ่งเป็นแผนปัจจุบัน นอกจากให้ความสำคัญกับการจัดการทรัพยากรธรรมชาติและสิ่งแวดล้อมแล้ว ยังมุ่งเน้นไปถึงการลดปริมาณสารอันตรายให้อยู่ในระดับที่ไม่เป็นอันตรายต่อสุขภาพอนามัย และส่งเสริมให้ tributary น้ำก่อตั้งการลดการใช้สารเคมีป้องกันกำจัดศัตรูพืช โดยเสนอทางเลือกอื่นที่เหมาะสม (ประวัติที่ 2541)

ปัจจุบันสะเดาเป็นพืชที่มีการนำมาใช้ในการควบคุมแมลงศัตรูอย่างแพร่หลาย ตลอดจนมีการผลิตในรูปการค้า เนื่องจากมีสารออกฤทธิ์ มีชื่อว่า azadirachtin ในประเทศไทยพืชสะเดาที่มีชื่อออยู่ในสกุลเดียวกัน 3 ชนิด ได้แก่ สะเดาอินเดีย (*Azadirachta indica* A. Juss.) พบที่ภาคกลางภาคตะวันออกเฉียงเหนือ และภาคตะวันออก สะเดาไทย (*A. indica* var. *siamensis* Val.) พบที่ภาคกลางและภาคตะวันออก และสะเดาซ่างหรือไม้เทียน (*A. excelsa* Jack.) พบมากในเขตภาคใต้ของประเทศไทย จากการศึกษาพบว่า สารออกฤทธิ์และสารประกอบหลักสำคัญที่พบใน สะเดาไทย และสะเดาอินเดีย คือสาร azadirachtin ซึ่งมีผลในการยับยั้งการกินและการลอกคราบของแมลง ส่วนสะเดาซ่างหรือไม้เทียน เมื่อนำสารสกัดจากเม็ดดิบไปตรวจสอบด้วยวิธี high performance liquid chromatography (HPLC) พบว่ามีปริมาณสารประกอบหลักที่แตกต่างจากสะเดาไทย และสะเดาอินเดียนนั้นคือสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol ที่มากกว่า ซึ่งมีฤทธิ์ในการยับยั้งการกิน (Ermei et al., 1996) ในปัจจุบันประเทศไทยมีการนำสารสกัดจากสะเดาไทยมาใช้ป้องกันกำจัดแมลงศัตรูพืชและผลิตจำหน่ายในรูปของการค้า ส่วนสะเดาซ่างนั้นยังขาดการศึกษาถึงคุณสมบัติ และการออกฤทธิ์ของสารสกัด ดังนั้นในการศึกษาครั้งนี้จึงได้มุ่งเน้นที่จะศึกษาถึงแนวทางที่จะนำสารสกัดจากสะเดาซ่าง ซึ่งเป็นพืชท้องถิ่นในภาคใต้มาศึกษาในการควบคุมแมลงศัตรู นับว่าเป็นแนวทางในการใช้สารที่ปลอดภัย และเป็นการใช้ทรัพยากรในท้องถิ่นภาคใต้ให้เกิดประโยชน์ ตลอดจนเป็นการสร้างทางเลือกใหม่ ที่ปลอดภัยต่อสิ่งแวดล้อมให้แก่เกษตรกร

## บทตรวจสอบสาร

### ชีววิทยาของหนอนกระทู้ผัก

หนอนกระทู้ผักมีชื่อสามัญเป็นภาษาอังกฤษว่า tobacco cutworm, cotton worm และ cotton leafworm จัดอยู่ในวงศ์ Noctuidae อันดับ Lepidoptera ระยะตัวเต็มวัยของเพศเมียจะวางไข่ได้ในพืชอาหาร โดยวางเป็นกลุ่ม กثุ่มละประมาณ 300-500 ฟอง ไข่ของหนอนกระทู้ผักมีลักษณะกลม (oval shape) ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 0.36 มิลลิเมตร มีสีเขียวปนน้ำตาล ผิวมัน ไข่วางเป็นกลุ่มและเรียงซ้อนกันเป็นระเบียบ ปกคลุมด้วยเส้นขนสีน้ำตาล (hairy scale) เพื่อป้องกันการเปิดก้น้ำและอันตรายจากสัมผัสระบบภารกิจ ไข่ฟักภายในเวลา 4 วัน (อินทวัฒน์, 2537)

ตัวหนอนมีลักษณะรูปร่างเป็นแบบ eruciform ส่วนบนของกระโอลกพบ ecdisial suture มีลักษณะเป็นรูปตัววาย (Y) หัวกลับชัดเจน สิ่งที่เป็นลักษณะเด่นของหนอนกระทู้ผักคือ ตัวหนอนจะมีสีเขียวหรือสีเขียวคล้ำปนดำหลังจากการลอกคราบครั้งที่สองจะมีจุดสีดำชัดเจนที่บริเวณด้านข้างของปล้องอกปล้องแรกร้างจะดูดี ตัวหนอนที่โตเต็มที่จะมีรูปร่างค่อนข้างทุ่ย ยาวประมาณ 4-5 เซนติเมตร มีสีเขียวปนดำ และมีแถบสีเหลืองอ่อนพาดตามด้านบนและด้านข้างของลำตัว ด้านบนของลำตัวมักพบลายสีดำรูปครึ่งวงกลมเรียงเป็น列 ตัวหนอนจะหลบซ่อนตัวในเวลากลางวัน และออกหากินในช่วงเวลาเย็นหรือกลางคืน ในระยะตัวอ่อนหรือช่วงที่เป็นตัวหนอนมีการลอกคราบ 5 ครั้ง มีระยะตัวอ่อน 6 วัน หนอนในวัยที่ 1 และวัยที่ 2 จะอยู่ร่วมกันเป็นกลุ่มกัดกินผิวด้านล่างของใบพืชอาหาร ส่วนวัยที่ 3 เป็นต้นไปจะกัดกินใบพืชจนขาดหักแห่น ระยะหนอนจากวัยที่ 1 ถึงวัยที่ 6 ประมาณ 15-21 วัน จึงเข้าสู่ระยะคักแด๊ หนอนกระทู้ผักมีพืชอาหารกว้าง ส่วนใบพืชผักรับประทาน พบว่า จะทำลายพืชตระกูลกะหล่ำ และกะนา ตัวหนอนทำความเสียหายต่อพืชได้ทุกส่วน ในประเทศไทยพบการระบาดได้ในทุกภาค ทั้งในเขตภาคกลาง ภาคตะวันออกเฉียงเหนือ ภาคเหนือ และภาคใต้ (สุรไกร, 2540)

คักแด๊มีรูปร่างแบบ obtected type หมายถึงคักแด๊ที่มีโครงสร้างภายนอกเป็นหุ้มรยางค์ทุกส่วน ยกเว้นระหว่างช่องรอยต่อระหว่างปล้องอกและห้องที่เกิดต่อนให้ได้มีสัมผัสถักกับสิ่งกระตุ้นภายนอก คักแด๊จะมีสีน้ำตาลแดง มีอายุประมาณ 1 สัปดาห์ (สุรไกร และคณะ, 2531)

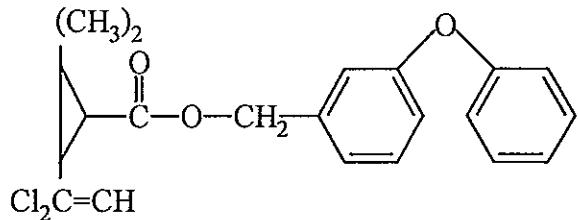
ตีสื้อหนอนกระทู้ผักลำตัวยาวประมาณ 11-16 มิลลิเมตร เมื่อการปีกเต็มที่ วัดจากขอบปีกด้านหนึ่งไปยังขอบปีกอีกด้านหนึ่งมีความยาวประมาณ 24-30 มิลลิเมตร โดยปกติตีสื้อชนิดนี้จะเกาะนิ่งอยู่กับที่ และทุบปีกเป็นรูปหลังคา ปีกคู่หน้ามีสีเทาปนดำ และมีจุดสีเทาเข้มตรงปลายปีกข้างละหนึ่งจุด ขอบปีกด้านล่างมีจุดสีดำเรียงอยู่เป็น列 7-8 จุด ปีกคู่หลังมีสีอ่อนกว่าปีกคู่หน้า มองคุ้มเป็นสีขาวอม ๆ บริเวณขอบปีก ขาและลำตัวปักคลุมด้วยเกล็ด (scale)

หนอนกระทุกมีพืชอาหารหลายชนิด เช่น ข้าวโพด มันเทศ ถั่วเหลือง ถั่วถิ่น ถั่วแดง ฟักทอง หม่อน กระหลอง ปอแก้ว กระเจียน มะละกอ อยุน กะหล่ำปลี กะหล่ำดอก กะน้ำ พักกาดหัว พักกาดขาว พักกว้างตุ้ง มะเขือเทศ มะระ ถั่วฝักยาว ถั่วญู คำลีง หอมหัวใหญ่ เป็นต้น ข้าวสาู นาลี่ชื่น คุหาบ หงอนไก่ และนานไม้รูโรย นอกจากนั้นหนอนกระทุกมีแมลงศัตรูธรรมชาติคือแมลง *Eocanthecona surcellata* W. (Hemiptera ; Pentatomidae) และแตนเปียบ *Cortasia risbeci* (Hymenoptera ; Braconidae) (พิมพ์พาร คณะ, 2534)

หนอนกระทุกและแมลงอื่นมากกว่า 750 ชนิด สามารถเลี้ยงข่ายพืชได้บนอาหารเทียม และมีการคิดค้นสูตรอาหารเทียม ประมาณ 600 สูตร ซึ่งสูตรอาหารเทียมที่นำมาเลี้ยงแมลงนักจะแตกต่างกันออก ไปตามชนิดของแมลงที่ต้องการเลี้ยงแต่มาตรฐานอาหารหลักที่แมลงต้องการเหมือนกันถึงมีชีวิตทั่วไปคือ โปรตีน คาร์โนไอกเรต ไขมัน วิตามิน และเกลือแร่ (Singh, 1976) สูตรอาหารเทียมที่ใช้เลี้ยงแมลงที่มีความเหมาะสม ต้องมีสารป้องกันการเจริญเติบโตของเชื้อจุลินทรีย์ที่เข้าไปปะปนในอาหารเทียมและภาชนะที่ใช้บรรจุอาหารเทียม เช่น สาร methyl parahydroxy benzoate, sorbic acid และ formalin สามารถป้องกันการระบาดของแบคทีเรียในสกุล *Bacillus, Micrococcus, Aspergillus, Serratia* และ *Streptococcus* ได้ (อุทัย, 2534)

#### การใช้สารฆ่าแมลง permethrin ในการควบคุมหนอนกระทุก

สารฆ่าแมลง permethrin จัดเป็นสารเคมีในกลุ่มของสารฆ่าแมลงที่ได้จากการสังเคราะห์เลียนแบบโครงสร้างพื้นฐานของสารไพริทริน ซึ่งเป็นสารที่ได้จากการสกัดดอกไพริรัม ซึ่งสารฆ่าแมลงกลุ่มนี้เรียกว่า สารกลุ่มไพริทรอยค์สังเคราะห์ สารกลุ่มนี้มีข้อดีคือ มีพิษสูงและออกฤทธิ์เร็ว ฆ่าแมลงได้หลายชนิด แต่มีพิษต่อปลา ผึ้ง และแมลงตัวห้าต่า ๆ เช่น จากการทดสอบกับปลาโดยให้ทางปาก พบร่วมค่า LC<sub>50</sub> อยู่ระหว่าง 1-140 ไมโครกรัม/ลิตร สาร permethrin มีสารออกฤทธิ์คือสาร 3-phenoxybenzyl- (IRS)- cis, tran- 3-(2,2-dichlorovinyl)-2,2-dimethylcyclopropane carboxylate มีชื่อการค้าหลายอย่าง เช่น ริพคอร์ด® ชูมิไซดิน® เพอร์เมಥริน® และแอมบูซ® ซึ่งองค์การอนามัยโลก (WHO) จัดระดับความเป็นพิษในชั้น 4 มีพิษต่อผึ้ง และปลา แต่มีพิษน้อยต่อонก (สุภาษี, 2540) สารฆ่าแมลง permethrin จะออกฤทธิ์ทำให้แมลงเกิดอาการ knock down โดยสารออกฤทธิ์จะไปรวมตัวกับ lipid ใน nerve cell (axon membrane) ทำให้เกิดการขับยั่งการส่งต่อความรู้สึก ทำให้แมลงเกิดอาการกระตุก (excitation) ของระบบประสาท (ขวัญชัย, 2540) สาร permethrin ใช้ในการป้องกันและกำจัดหนอนกระทุก ให้ได้ผล และมีสูตรโครงสร้างดังแสดงในภาพที่ 1



ภาพที่ 1 สูตรโครงสร้างของสารฆ่าแมลง permethrin

### การใช้เชื้อแบคทีเรีย Bacillus thuringiensis ในการควบคุม害昆แมลง

การควบคุมทางชีววิทยาสำหรับแมลง คือการใช้เชื้อจุลินทรีย์ที่ทำให้เกิดโรคต่อแมลง เชื้อจุลินทรีย์ที่นำมาใช้ได้แก่ เชื้อไวรัส เชื้อแบคทีเรีย และเชื้อราก ซึ่งมีประสิทธิภาพในการควบคุมและไม่ก่อผลกระทบเหมือนสารเคมี แต่การใช้เชื้อจุลินทรีย์ในการควบคุมแมลงนั้น เชื้อจุลินทรีย์ที่ใช้จะต้องมีความเฉพาะเจาะจงต่อแมลงสูงมาก ความจำเพาะเจาะจงนี้จะเป็นสิ่งสำคัญในการพิจารณาว่าเชื้อจุลินทรีย์ชนิดนั้น จะไม่ก่อผลกระทบต่อสิ่งมีชีวิตชนิดอื่นตลอดจนสิ่งแวดล้อมด้วย

แบคทีเรียเป็นจุลินทรีย์ที่นำมาใช้ในการควบคุมแมลงศัตรูมากที่สุด โดยทั่วไปแบคทีเรียที่ทำให้เกิดโรคแมลง แบ่งออกเป็น 3 กลุ่มหลัก คือ

1. obligate pathogen bacteria กลุ่มนี้มีความจำเพาะเจาะจงต่อแมลงสูงมาก จะเพิ่มจำนวนได้เฉพาะภายในตัวแมลงเท่านั้น ดังนั้นจึงมีความสามารถในการทำลายแมลงได้น้อยชนิด และไม่สามารถเติบโตในอาหารเทียม เช่น *Bacillus popilliae*

2. facultative pathogen bacteria กลุ่มนี้มีความจำเพาะเจาะจงต่อชนิดของแมลง และสามารถเติบโตในอาหารเทียมได้ เช่น *Bacillus thuringiensis*

3. potential pathogen bacteria กลุ่มนี้ไม่มีความจำเพาะเจาะจงต่อชนิดของแมลง และสามารถเติบโตในอาหารเทียมได้ เช่น *Bacillus cereus* (จุฑามานส์, 2526)

เชื้อแบคทีเรีย *Bacillus thuringiensis* ถูกค้นพบโดย Edward A., Steinhaus ในปี ค.ศ. 1915 ซึ่งพบใน *Anagasta kuehniella* ที่ตายแล้ว และตั้งชื่อให้ว่า *Bacillus thuringiensis* นอกจากรูปแบบที่มีนักวิทยาศาสตร์ชาวญี่ปุ่นตรวจสอบเชื่อว่าในหนอนไหม *Bombyx mori* และตั้งชื่อว่า “sotto disease bacillus” ในเวลาเดียวกันอีกด้วย (Prasertphon, 1996)

จากนี้ยังมีนักวิทยาศาสตร์ชาวญี่ปุ่นตรวจพบร่องน้ำในหนอนไหม *Bombyx mori* และตั้งชื่อว่า “sotto disease bacillus” ในเวลาเดียวกันอีกด้วย (Prasertphon, 1996)

แบคทีเรียกลุ่ม obligate pathogen ทุกชนิดและส่วนใหญ่ของกลุ่ม facultative pathogen จะเป็นพวกร่วมที่สามารถสร้างสปอร์ได้ ส่วนแบคทีเรียกลุ่ม potential pathogen ทุกชนิดจะไม่สร้างสปอร์ โดยทั่วไปแบคทีเรียจะไม่สามารถห่านผ่านผนังของตัวแมลงได้ ดังนั้นจะเข้าสู่แมลงโดยปนกับอาหารหรือเข้าทางน้ำด้วย แบคทีเรียกลุ่มที่สร้างสปอร์ทุกชนิดจะสร้างเอนโดสปอร์ (endospore) พวgnี้จึงสามารถมีชีวิตอยู่ได้นานทั้งภายในตัวแมลงที่ตายแล้วและนอกตัวแมลง หลังจากที่แมลงกินสปอร์เข้าไปแล้ว สปอร์จะเจริญเป็นเซลล์และทำลายแมลง เช่น เชื้อแบคทีเรีย *B. popilliae* ทำให้เกิดโรค milky disease ในตัวอ่อนของแมลงพวงคำวง พวgnที่สร้างสปอร์บางกลุ่ม เช่น เชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* จะมีการสร้างผลึกของโปรตีนที่เป็นพิษด้วยเมื่อถูกแมลงกินเข้าไป ผลึกของโปรตีนจะละลายในทางเดินอาหารของแมลงซึ่งมีสภาพเป็นค้าง ทำให้เกิดสภาพพิษในระบบทางเดินอาหารของแมลง (จุฑามาส, 2526)

ผลจากการทดสอบประสิทธิภาพของเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* ในสภาพแเปล่งในมหาวิทยาลัยแคลิฟอร์เนีย พบว่าเชื้อ *B. thuringiensis* ไม่เป็นอันตรายต่อมนุษย์และสัตว์ชนิดอื่น ๆ จึงเริ่มนำมาผลิตเป็นเชิงพาณิชย์ได้ (Steinhause, 1975)

delta-endotoxin ( $\delta$ -endotoxin) เป็นสารที่พบในผลึกโปรตีนของ *B. thuringiensis* และเป็นสารพิษที่มีผลต่อระบบทางเดินอาหารแมลงตอนกลาง (mid gut) เมื่อจากไปเข้าสู่กระบวนการแยกเปลือกinner ไออ้อนของสารภายในระบบทางเดินอาหาร (Van Rie, et al., 1990) ในปี พ.ศ. 1980 มีการทดสอบถึงประสิทธิภาพของเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* ต่อ หนอนของผีเสื้อหนอนไหม *Bombyx mori* พบว่า ค่า pH ของเลือดหนอนสูงพิเศษ เมื่อจุ่มสารไปเข้าสู่การดูดซึมและแยกเปลือกinner ไปตัดสัมผัสนิโอลอน ( $K^+$ ) ทำให้  $K^+$  ขาดสมดุล ทำให้แมลงเป็นอันพاتและตายได้ (Nishitsusuki and Endo, 1980)

พ.ศ 2534 ได้มีการนำเอาเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. aizawai เข้ามาในประเทศไทยซึ่งนำมาในชื่อของการค้าต่าง ๆ เช่น Delfin WG<sup>®</sup>, Bactopein HP<sup>®</sup>, BMP-123WP<sup>®</sup>, Centari WG<sup>®</sup> และ Puinch WP<sup>®</sup> (สูร ไกรและอรัญ, 2537)

จากการศึกษาจุลินทรีย์ที่เป็นสาเหตุการตายของหนอนกระทุกในธรรมชาติ พบโรคที่เกิดจากแบคทีเรีย *B. thuringiensis* ในพื้นที่เขตจังหวัดสงขลา เมื่อแยกเชื้อศึกษารายละเอียดในห้องปฏิบัติการพบว่าเมื่อนำมาตัวอ่อนหนอนกระทุกพับที่ติดเชื้อแบคทีเรียจำนวน 1 ตัวปั่นบดผสมกับน้ำ 1,000 cc. ในการทดสอบกับหนอนกระทุกพบว่าสามารถทำลายระดับหนอนที่ปอกตื้นได้ 43.33 เปอร์เซ็นต์ และระยะตักแต่ได้ 5.88 เปอร์เซ็นต์ เมื่อสังเกตอาการของหนอนที่ได้รับเชื้อ ปรากฏว่า

หนองน้ำยที่ 3 ที่เริ่มทดลองจะกินอาหารค่อนข้างช้าในระยะแรกอย่างเด่นชัด เมื่อหนองน้ำเข้าสู่วัยที่ 5 จะเคลื่อนที่ช้าลงและหยุดการเคลื่อนที่กินอาหารน้อบลงจนถึงหยุดกินอาหาร ลำตัวสีซีดางตัวอ่อน มีอาการห้องเตียงอย่างรุนแรง เชื้อแบคทีเรียจะเข้าไปในช่องว่างในลำตัวของแมลงในระหว่างการลอกคราบจะเข้าไปแพะร้ายจำนวนในระบบทางเดินอาหารและผ่านเข้าไปในกระแสเลือด เกิดการทำลายอวัยวะต่าง ๆ ของแมลงทำให้เกิดอาการ septicemia เมื่อแมลงตายลำตัวจะมีสีเข้มขึ้นเป็นสีน้ำตาลและคำ ลำตัวอ่อนนุ่มรูปร่างไม่คงที่ อวัยวะภายในจะแตก และมีกลิ่นเหม็นหยุดการตอบสนองต่อสิ่งกระตุนและตายในที่สุด เมื่อตายแล้วรอบ ๆ ลำตัวจะมีน้ำเปียกชื้น มีกลิ่นเหม็น ลำตัวจะเปลี่ยนเป็นสีดำหลังจากตายประมาณ 7-10 ชั่วโมง เมื่อนำตัวอ่อนที่ตายมาศึกษาภายใต้กล้องจุลทรรศน์กำลังขยาย 400 เท่า จะพบเชื้อแบคทีเรียจำนวนมากในเดือดของแมลง (สุรไกร และคณะ, 2531) โดยทั่วไปแมลงที่เป็นโรคที่เกิดจาก *B. thuringiensis* จะมีอาการเชื่องช้า ไม่เคลื่อนที่ ไม่อยากอาหาร อาเจียนและห้องเสีย ดังนั้น *B. thuringiensis* จึงสามารถใช้เป็นเชื้อจุลทรรศ์ที่ใช้ในการควบคุมแมลงศัตรูบางชนิดได้ (พิพย์วดี, 2535)

### สะเดาซังและการใช้สะเดาในการป้องกันกำจัดแมลงศัตรูพืช

ปัจจุบันการป้องกันและกำจัดแมลงศัตรูพืชซึ่งต้องพึ่งพาการใช้สารป้องกันกำจัดศัตรูพืช ได้แก่ ยาฆ่าแมลง ซึ่งนับวันมีราคาสูงขึ้นเรื่อย ๆ และเกิดปัญหาจากการใช้ โดยเฉพาะการต้อขายน้ำของแมลงศัตรู ในอดีตมีการใช้สารสกัดจากพืชบางชนิดในการป้องกันกำจัด ซึ่งสามารถใช้ได้ดีกับแมลงศัตรูบางชนิด เช่น ในยาสูบสามารถใช้กำจัดเพลี้ยย่อง และหนอนผีเสื้อ โลตินใช้ในการกำจัดหนอนผีเสื้อ ในปัจจุบันได้มีการทดสอบใช้พืชหลายชนิด เพื่อทั้งเน้นและนำสารสกัดจากพืชมาใช้ในการป้องกันกำจัดแมลงศัตรู (อำนวย, 2534)

สะเดามีชื่อสามัญที่เรียกว่า ไว้วา Neem, Nim, Yepa และ Tamaka สำหรับชื่อท้องถิ่นในประเทศไทยเรียก กันว่า ไว้วา สะเดาบ้าน ภาคใต้เรียกเดา หรือกระเดา ส่วนภาคเหนือเรียกสะเดิน สะเดาที่ปลูกกันทั่วไปคือสะเดาไทย ลักษณะของใบจะหยักเป็นฟันเลื่อยแต่ปลายของฟันจะแหลม สีของใบเขียวเข้มเป็นมัน ในอ่อนและดอกใช้รับประทานเป็นอาหารได้ สะเดาไทยเป็นไม้ขนาดกลางถึงใหญ่ เรือนยอดหนาทึบสามารถ庇荫ได้ตลอดปี ในการศึกษาการใช้สารสกัดจากสะเดาในการกำจัดแมลงศัตรูพืชเริ่มศึกษาด้านครัวในประเทศไทยในเดือนเมษายน พ.ศ. 1982 และพบว่าสารพิษจากสะเดาสามารถใช้ควบคุมแมลงศัตรูได้หลายชนิด เช่น เพลี้ยอ่อน เพลี้ยกระโดด นกอ่อนเป็นมอดเข้าโพด และหนอนผีเสื้ออีกหลายชนิด (โชคชัย, 2537)

สะเดาเป็นพืชที่อยู่ในวงศ์ Meliaceae มีชื่อสกุลว่า *Azadirachta* สามารถพบได้ในเขตต้อนทั่วไป เชื่อกันว่ามีถิ่นกำเนิดที่ประเทศอินเดีย และพม่า แพร่กระจายไปยังประเทศต่าง ๆ โดยปลูกเพื่อการค้า และใช้ประโยชน์ด้านเชื้อเพลิง ตลอดจนเพื่อการปลูกป่า เช่น ออฟริกา อเมริกา กลาง หมู่เกาะ夸里เบรีย และออสเตรเลีย (กรมวิชาการเกษตร, 2537) ในประเทศไทยพบว่ามีพืชสะเดาที่มีชื่ออยู่ในสกุลเดียวกัน 3 ชนิด ได้แก่

1. สะเดาอินเดีย (*Azadirachta indica* A. Juss.) เป็นไม้ยืนต้นผลัดใบขนาดกลางถึงขนาดใหญ่ ลักษณะของใบหยักเป็นฟันเลื่อยแหลม โคนใบมีราก ปลายใบแหลมเรียว ออกดอกเป็นช่อที่ส่วนยอด ดอกมีสีขาวและหอม ปกติจะออกดอกปีละครั้ง ประมาณช่วงเดือน มีนาคม-เมษายน และผลสุกประมาณช่วงเดือน กรกฎาคม-สิงหาคม

2. สะเดาไทย (*A. indica* A. Juss. var. *siamensis* Vale.) เป็นไม้ยืนต้นผลัดใบขนาดกลางถึงใหญ่ ชื่อนี้ได้ตั้งในແຄນແໜ່ງແລ້ງทั่วไป ในมีขนาดโดยว่าสะเดาอินเดีย ในมีสีเขียวเข้มหนาขوبใบหยักเล็กน้อย ดอกมีสีขาวและออกดอกประมาณช่วงเดือนธันวาคม-มกราคม ผลสุกประมาณช่วงเดือน เมษายน-พฤษภาคม

3. สะเดาซัง หรือไม้เทียน (*A. excelsa* Jack.) เป็นไม้ยืนต้นผลัดใบ ขนาดสูงประมาณ 30-40 เมตร ลำต้นค่อนข้างตรง ใบเป็นช่อ ก้านใบยาวประมาณ 20-30 เซนติเมตร ในยุคหนึ่ง

ลักษณะเป็นรูปหอก แก้มใบมนเรียว ปลายใบค่อนข้างแหลม ฐานใบเบี้ยวไม่เท่ากัน ขอบใบเรียบ เป็นมันและเป็นคลื่นเล็กน้อย ออกรากเป็นช่อขาวประมาณ 20-45 เซนติเมตร ดอกมีสีขาวอมเทา ออกดอกประมาณช่วงเดือนมีนาคม และติดผลประมาณช่วงเดือน พฤษภาคม-มิถุนายน เป็นไม้โตเร็ว พันในเขตภาคใต้ของประเทศไทยตั้งแต่จังหวัดสุราษฎร์ธานีลงไปจนถึงมาเลเซีย และอินโดนีเซีย (กองวัตถุนิพิยการเกษตร, 2539)

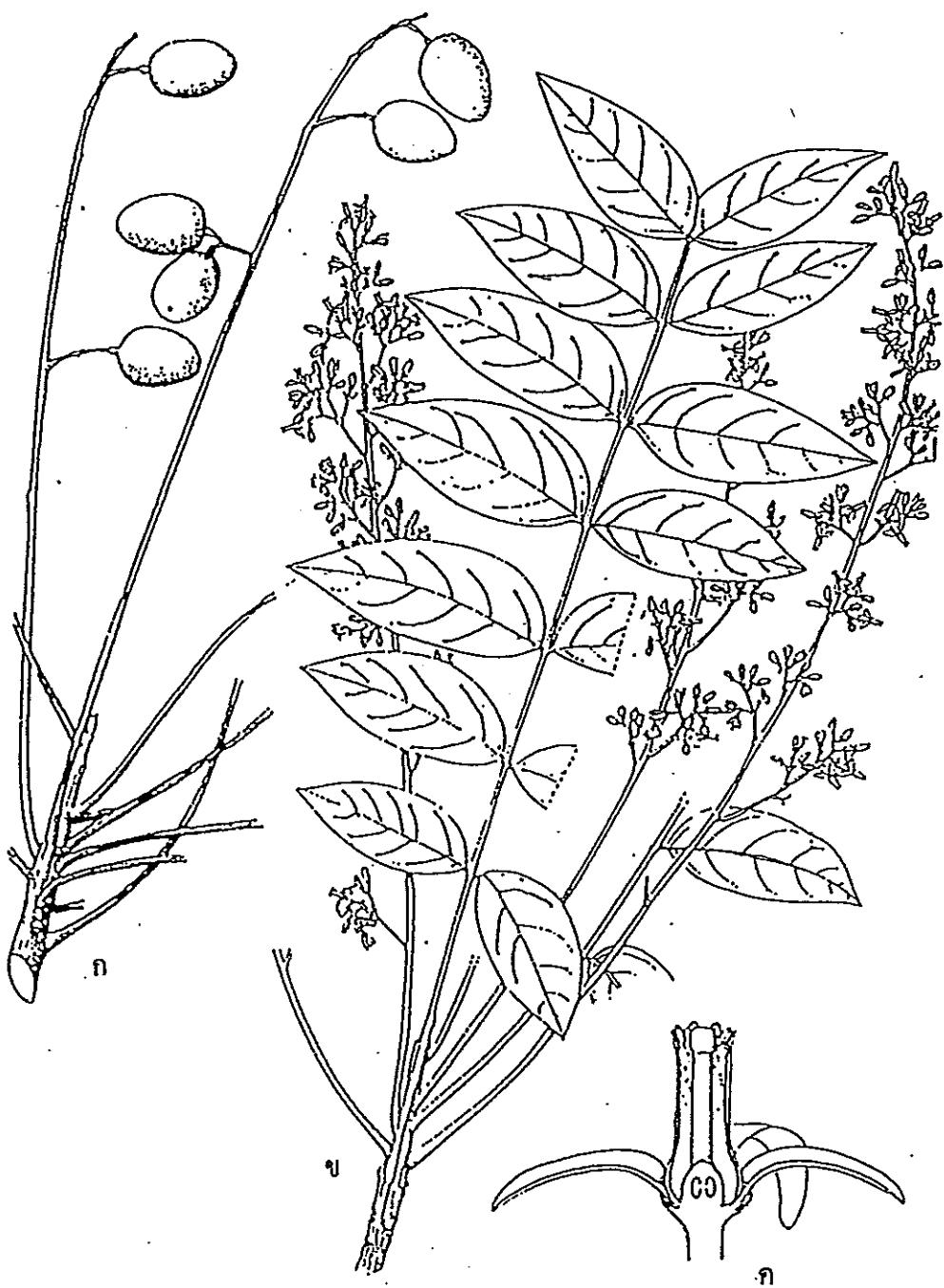
ค.ศ. 1961 Jacob เป็นบุคคลแรกที่ตั้งชื่อให้สะเดาช้างว่า *Azadirachta excelsa* Jack. เป็นพืชลักษณะคล้ายกับ *Melia excelsa* และ *A. integrifolia* สะเดาที่ยังซึ่งเป็นชื่อที่เรียกในประเทศไทย ส่วนบริเวณภาคสมุทรปราการ เช่น Sentang ในชาราวัค เรียก Ranggo และ Sentang ฟิลิปปินส์ เรียก Marrango โดยพืชทั้ง 3 ชนิดมีชื่อสามัญว่า Tiam หรือสะเดาเทียนที่เรียกกันในเมืองไทย (Kijkar and Boontawee, 1995)

Burgess (1996) รายงาน *A. excelsa* เป็นพืชพื้นเมืองของหมู่เกาะบอร์เนียว และฟิลิปปินส์ โดยพบที่หมู่เกาะสุ��อน และเกาะปลาวัน โดยในปี ค.ศ 1985 มีรายงานพบ *A. excelsa* บริเวณภาคใต้ของประเทศไทย และภาคสมุทรปราการ เช่น ในปัจจุบันได้แพร่กระจายทั่วไปในภูมิภาคเอเชียตะวันออกเฉียงใต้

สะเดาช้างเป็นไม้ที่โตเร็ว ลำต้นตรง เนื้อไม้ใช้ประโยชน์ได้นาก นodic ปลวก และแมลงต่าง ๆ จะเข้าทำลายได้น้อยมาก เนื่องจากไม่ใช้ทำไฟอร์นิเชอร์ กรอบประตู กรอบหน้าต่าง และแกะสลักไม่ประดับสวยงาม เป็นไม้ที่โตเร็วขึ้นไปเป็นก้ามไม้ชนิดต่าง ๆ เรือนยอดสูงเด่น ขึ้นในที่ชุ่มชื้น และดินมีความอุดมสมบูรณ์ เป็นไม้ยืนต้นขนาดใหญ่ มีความสูงประมาณ 30-40 เมตร และต้นที่มีอายุเกิน 50 ปี จะมีความสูงเกิน 50 เมตร เนื่องจากเป็นพุ่มก้อนข้างไปร่อง มีกิ่งก้านค่อนข้างน้อย ในปีนี้ในประกอบแบบขนนก (pinnately compound leaf) ก้านใบยาวประมาณ 20-60 เซนติเมตร ใบจะแตกรวมกันเป็นกระจุกที่ปลายกิ่ง ตรงโคนก้านใบมีร่องเล็ก ๆ ด้านละ 1 ร่อง ร่องใบขึ้นเยื่องสลับกันเล็กน้อย จำนวน 7-11 คู่ ขนาด  $4-4.2 \times 2-3.5$  เซนติเมตร ก้านใบยื่นยาวประมาณ 2 มิลลิเมตร ใบย่อยมีรูปทรงแบนรูปหอกแก้มใบมน ทรงใบค่อนข้างเบี้ยวไม่ได้สัดส่วน ปลายใบแหลมและฐานใบเบี้ยวไม่เท่ากัน (ภาพที่ 2) ขอบใบเรียวหรือเป็นคลื่นเล็กน้อยยกเว้นตอนขึ้นก้านไม้ ขอบใบจะหยักเป็นฟันเลื่อยและปลายใบเป็นกิ่งยาวใบหนาเกลี้ยงสีเขียวเป็นมัน (Choongpong and Buranathum, 1991)

หลังจากหลัดใบแล้วสะเดาช้างจะเริ่มออกดอกประมาณเดือน มีนาคม ดอกมีสีขาวอมเขียวอ่อน มีกลิ่นหอม ก้านดอกยาวประมาณ 1 มิลลิเมตร มีขนสั้นละเอียดปุกคลุน กลีบของดอกสั้นเล็ก ยาวประมาณ 1 มิลลิเมตร กลีบดอกจำนวน 5 กลีบ ขนาดยาว 5-6.5 มิลลิเมตร ก้านชูเกสรตัวผู้ซึ่งเป็นติดกันยาวประมาณ 4 มิลลิเมตร หนังค้านในมีขนสั้นปกคลุน หนังค้านนอกมีลักษณะเป็นสัน

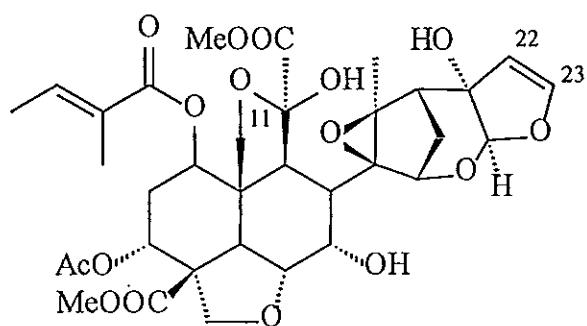
ข่าวตลอดแนว จำนวน 10 สัน ตรงปลายเกสรตัวผู้เป็นแฉกตื้น ๆ มีอับเรณูยีดติดอยู่ด้านใน รังไกเมื่อ 3 ห้อง เกสรตัวเมียเมื่อ 1 อัน( ก้านชูเกสรตัวเมียเมียสีเขียวอ่อน ตรงปลายเป็นแฉกลักษณะที่ 3 แฉก ผลกระทบสุกภายใน 3 เดือนหลังออกบาน ซึ่งเริ่มตั้งแต่เดือนพฤษภาคมเป็นต้นไป ลักษณะของผลรี เป็นรูปไข่ผลเมียสีเขียวอ่อน ถ้ารีดดูจะมีน้ำยางสีขาว ให้ลองกิน แต่เมื่อผลสุกเต็มที่จะมีสีเหลืองขนาด  $2.4-3.2 \times 1.3-1.5$  เซนติเมตร ผลสุกนี้เปลือกหนา เนื้อนุ่มนิ่วประทานได้ ถ้ากางควรอบกิน หนึ่งผลเมีย 1 เม็ดคเปลือกหุ้มเมล็ดบางแต่แข็ง เมื่อตัดเมล็ดจะมีกลิ่นแรง ผลสดมีน้ำหนักเฉลี่ยผลละ 8.23 กรัม ส่วนเมล็ดมีน้ำหนักเฉลี่ยเมล็ดละ 2.01 กรัม (สุทธิคัน และ ไววิทย์, 2534)



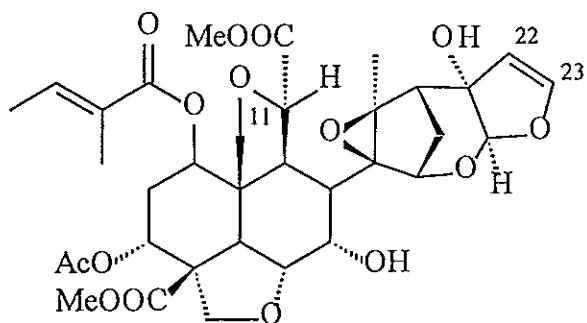
ภาพที่ 2 แสดงลักษณะผล ใบ และดอกของสะเดาซึ่ง (*A. excelsa* Jack.)

- ก. ลักษณะผลสะเดาซึ่ง
- ข. ลักษณะใบและดอกต้นสะเดาซึ่ง
- ค. ลักษณะภาพตัดตามขวางดอกสะเดาซึ่ง

สาร azadirachtin เป็นสารกลุ่มหลักที่พบในเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ส่วนในเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง พบ สาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol เป็นสารหลัก สาร azadirachtin เป็นสารกลุ่ม tritanortriterpenoid ( limonoids หรือ maliacins) ซึ่งเป็นอนุพันธ์ของสาร triterpenoid โดยมีคาร์บอนอะตอมที่ 24 และคาร์บอนอะตอมที่ 27 หายไป ส่วนคาร์บอนอะตอมที่เหลือจะจับกันเป็น furan ring จึงเรียกว่า tritanortriterpenoid ซึ่งเมื่อนำมาโครงสร้างของสาร azadirachtin มาศึกษาพบว่ามีโครงสร้างใกล้เคียงกับสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol (ข้อมูลชัย, 2540) โดยมีข้อแตกต่าง ที่คาร์บอนตำแหน่งที่ 11 กล่าวคือ สาร azadirachtin มี OH มากกว่า ตัวสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol มี H มากกว่า (Djerassi, 1994) ดังแสดงในภาพที่ 3 และ 4



ภาพที่ 3 สูตรโครงสร้างของสาร azadirachtin



ภาพที่ 4 สูตรโครงสร้างของสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol

จากการสำรวจสะเดาแหล่งต่าง ๆ ในประเทศไทย จำนวน 95 ตัวอย่าง จาก 17 จังหวัด สะเดาอินเดีย พบสารออกฤทธิ์ azadirachtin ในปริมาณสูงสุดที่จังหวัดระยอง ปริมาณที่พบคือ 4.7 - 7.8 มิลลิกรัม/กรัม ของ seed kernel ของเมล็ดสะเดา ตัวน ของเมล็ดสะเดาไทย มี azadirachtin 0.5-4.6 มิลลิกรัม/กรัม ของ seed kernel ของเมล็ด ตัวน สะเดาช้างหรือไม้เทียม กำลังรอผลการวิเคราะห์ตัวอย่างที่เก็บจากบริเวณภาคใต้ (สำนักวิจัยและพัฒนาการผลิตสารจากธรรมชาติ, 2541)

นอกจากนี้ข้อพบว่า ปริมาณน้ำมันที่ได้จากสะเดาอินเดียมากกว่าสะเดาไทย คือสะเดาอินเดีย 40.6 และสะเดาไทย 32.4 เปอร์เซ็นต์ โดยน้ำหนัก ตามลำดับ องค์ประกอบของกรดไขมันในน้ำมันสะเดาพบว่า ในสะเดาไทยมี palmitic acid เป็นกรดไขมันอิ่มตัว พบสูงสุด 32.8 เปอร์เซ็นต์ ส่วนสะเดาช้างและสะเดาอินเดียพบ oleic acid ซึ่งเป็นกรดไขมันไม่อิ่มตัว พบในสะเดาอินเดีย 42.3 เปอร์เซ็นต์ ส่วนในสะเดาช้าง 43.6 เปอร์เซ็นต์ และยังพบกรดไขมันชนิดอื่น ๆ ในปริมาณน้อยมาก คือ stearic acid, linoleic acid, และ arachidonic acid (สำนักวิจัยและพัฒนาการผลิตสารจากธรรมชาติ, 2541) ชาวอินเดียรู้จักการไล่แมลงจากการใช้ผลและใบของสะเดามาช้านาน ก่อนที่จะมีการใช้สารเคมี เมื่อจากสะเดามีคุณสมบัติในการขับไล่แมลง เพราะมีสาร azadirachtin ซึ่งเป็นสารคล้ายสเตอโรยด์ (steroid like) ซึ่งมีในปริมาณสูงในเมล็ดของสะเดา และปลดภัยต่อสัตว์ ส่วนน้ำมันสะเดา (neem oil) ใช้ประโยชน์ในการทำสูญเสียและผงชักฟอก ส่วนอื่น ๆ ที่เหลือจากการสกัดน้ำมันจะใช้ผสมทำยาสีฟันในประเทศไทย (ข่าวล่าสุด, 2540)

น้ำมันสะเดา (neem oil) พบว่าในเมล็ดสะเดา จะมีน้ำมัน 40-45 เปอร์เซ็นต์ น้ำมันสะเดาจะมีสีเหลืองอ่อนมีรสมันและกลิ่นเหม็นส่วนมากของเมล็ดสะเดาที่อาบาน้ำมันออกแล้วนั้นในประเทศไทยอินเดียนำไปใส่คินในนาข้าวเพื่อให้ผลในการป้องกันกำจัดเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (*Nilaparvata lugens*) หลังจากเริ่มปักตัวได้ประมาณ 1 อาทิตย์ (สุกฤษฎีและคณะ, 2532)

สารเคมีที่สกัดได้จากตัวน ต่าง ๆ ของสะเดา เช่น ใบ เป็นต้น ผล ลำต้น และเมล็ดของสะเดาจะมีสารอยู่หลายชนิดที่จัดอยู่ในกลุ่ม triterpenoids, diterpenoids และ nonterpenoids กลุ่มน ของสารที่ได้รับการทดสอบ และพบว่ามีผลและประสิทธิภาพต่อการกำจัดแมลง ได้แก่สารพวก triterpenoids โดยเฉพาะสาร azadirachtin ที่สกัดได้จากเมล็ด (seed kernel) โดยพบว่าจะมีสาร azadirachtin ในปริมาณสูงเมื่อผลสะเดาสุกเต็มที่ ได้มีการทดลองแยกอนุพันธุ์ของสาร azadirachtin ที่สกัดได้จากเมล็ดสะเดาอินเดีย จำนวน 27 กิโลกรัม จะได้ออนุพันธุ์ของ azadirachtin หลายชนิด คือ azadirachtin A, B , C, D, E, F และ G แต่พบว่ามีปริมาณของ azadirachtin A มากที่สุด และมีปริมาณของ azadirachtin B มีปริมาณรองลงมา (Rembold, 1989)

จากการศึกษาปริมาณของสาร azadirachtin ในส่วนต่าง ๆ ของสะเดาต่างสายพันธุ์ ในแหล่งปลูกต่างกัน จำนวน 21 ตัวอย่าง โดยใช้วิธี HPLC ไม่พบสาร azadirachtin ในใบของ สะเดา เปลือกและลำต้น ตลอดจนเปลือกของเมล็ด แต่พบในเนื้อในของเมล็ด โดยพบสาร azadirachtin ในเนื้อในของเมล็ดของสะเดาอินเดีย มี 7.7 มิลลิกรัม/กรัม สะเดาช้างมี 3.4 มิลลิกรัม/กรัม สะเดาไทยมี 3.2-6.7 มิลลิกรัม/กรัม (บงกชรัตน์ และคณะ, 2534)

การสำรวจศึกษาปริมาณสาร azadirachtin A ในเนื้อในของเมล็ดสะเดา ในประเทศไทยพบว่า ในสะเดาที่มีปริมาณ azadirachtin A มากที่สุดคือเมล็ดสะเดาอินเดียจาก จังหวัดยะลา คือมีค่า 7.8 มิลลิกรัม/กรัม ของเนื้อในเมล็ด และให้ปริมาณน้ำมันมากที่สุดคือ 40.5 เปอร์เซ็นต์โดย น้ำหนัก ส่วนสะเดาไทยพบ azadirachtin A มากที่สุดในจังหวัดกาญจนบุรี คือมีค่า 4.6 มิลลิกรัม/กรัม ของ kernel แต่ปริมาณของ azadirachtin A ที่พบโดยเฉลี่ยคือ 2.4 มิลลิกรัม/กรัม ของ เนื้อใน เมล็ด ส่วนปริมาณน้ำมันที่พบในสะเดาไทยคือ 34 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก (Chaiyapat, et al., 1997)

สารสกัดจากเนื้อในเมล็ดสะเดามีคุณสมบัติเป็นสารขับไล่แมลงศัตรู และสามารถ ขับยุงการเจริญเติบโตของแมลงศัตรูได้ หรืออาจทำให้เกิดอาการติดปอกติดเส้น ตลอดจนขับยุง การวางไข่ได้ เมื่อแยกส่วนประกอบสำคัญที่ทำหน้าที่ในการขับยุงการกินและขับยุงการเจริญเติบโต คือสาร azadirachtin (Sharma, et al. 1983)

จากการศึกษาถ่ายทอดความเป็นพิษของสาร azadirachtin A จากสารในรูปการค้า Neemix<sup>®</sup> (55 cc./น้ำ 20 ลิตร) สาร azadirachtin B จากสารในรูปการค้า Advantage<sup>®</sup> (80 cc./น้ำ 20 ลิตร) สาร synthetic pyrethroid ในรูปการค้า Karate<sup>®</sup> (16 cc./น้ำ 20 ลิตร) และสาร permethrin ในรูปการค้า Ambush<sup>®</sup> (10 cc./น้ำ 20 ลิตร) นิดพ่นบนแปลงผักที่มีผึ้ง *Apis cerana* อาศัยอยู่ในพื้น ที่ทราย松 99 ตารางเมตร โดยนับจำนวนผึ้งก่อนทำการฉีดพ่น และหลังฉีดพ่น 3 วัน พบว่า สาร azadirachtin A และ B ไม่เป็นอันตรายต่อผึ้ง ส่วนสารสังเคราะห์ pyrethroid และสาร permethrin มี พิษต่อผึ้ง ไม่เหมาะสมในการฉีดพ่นใกล้สภาพแปลงที่มีผึ้งอาศัยอยู่ (Ratna and Siriwat, 1997)

ส่วนในประเทศไทย กองวัฒนธรรมพิษการเกษตร (2539) ได้ทำการทดลอง พบร่วมของเมล็ด สะเดา มีพิษน้อยต่อปลาตะเพียนขาว และปลา尼ลแคง โดยการวัดพิษเฉลี่ยบนพื้นหลังจากปลาได้รับ พิษ 48 ชั่วโมง จะมีค่า LC<sub>50</sub> (median lethal concentration) หรือระดับความเข้มข้นของสาร ที่ทำให้ จำนวนปลาที่ใช้ในการทดลอง ตายไปครึ่งหนึ่งของจำนวนปลาทั้งหมด โดยพบว่า

ค่า LC <sub>50</sub> ของปลาตะเพียนขาวมีค่าเท่ากับ	1,401.97 มิลลิกรัม / น้ำ 1 ลิตร
ค่า LC <sub>50</sub> ของปลา尼ลแคงมีค่าเท่ากับ	1,040.50 มิลลิกรัม / น้ำ 1 ลิตร

จากการทดสอบของ สถานบันวิจัยข้าวที่พีลิปปินส์ (IRRI) พบว่าการฉีดพ่นสารสะเด去买ทำให้แมลงกินอาหารน้อยลง พบว่าเหลือรำไรลดสิน้ำตาล และแมลงปากกัด เมื่อกินใบพืชที่มีสารสกัดจากสะเดา จะทำให้ไข่ฟ่อ เมื่อเข้าสู่ระบบคักແดี้ปีกจะขัดติดกับบรังคักແดี้ และไม่สามารถออกจากรากคักແดี้ได้และจากการทดลองนี่คือพ่นน้ำยาสะเดาที่มีระดับความเข้มข้น 25 เปอร์เซ็นต์ ในอัตรา 4 ลิตร/1 เยกแตร์ (1 เยกแตร์ = 6.25 ไร่) โดยใช้เครื่องมือฉีดพ่นเป็นละอองน้ำน้อย (ultra low volume) สามารถป้องกันข้าวจากการทำลายของแมลงศัตรูได้ (โชคชัย, 2537)

มีรายงานว่าสารสกัดจากเมล็ดสะเดา มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงเอนไซม์ esterase และ GSH-S-transferase ต่อมแมลงศัตรูพืช 4 ชนิด คือ *P. xylostella*, *H. armigera*, *Orseolia oryzae* และ *Nilaparvata lugens* (สุรพลด, 2536) ในการทดสอบประสิทธิภาพของผลิตภัณฑ์สะเดาในสภาพแเปลงน โดยนำสะเดาที่มีเปอร์เซ็นต์สารออกฤทธิ์ azadirachtin 0.5 เปอร์เซ็นต์ ไปฉีดพ่นในแปลงข้าวโพดและข้าวฟ่าง โดยใช้ผลิตภัณฑ์สะเดา 100 มิลลิลิตร ผสมกับน้ำ 20 ลิตร พบว่าสามารถป้องกันและกำจัดเพลี้ยอ่อนได้ 100 เปอร์เซ็นต์ (ารามณ์, 2536)

จากการศึกษาเบรเยนเทียบประสิทธิภาพของสาร azadirachtin ที่ได้จากการสกัดเมล็ดสะเดาอินเดีย โดยทดสอบกับหนอนวัยที่ 2 ของผีเสื้อวงศ์ *Noctuidae* 6 ชนิด คือ *Acetobia femnica*, *Mamestra configurat*, *Peidroma saucis*, *Melanchra picta*, *Phytometra ni* และ *Spodoptera litura* โดยผสมสารทดสอบลงในอาหารเทียน พบว่าสามารถควบคุม *P. saucis* และ *S. litura* ได้ (Isman, 1993)

จากการทดลองในห้องปฏิบัติการเกี่ยวกับพืชที่สามารถนำมาควบคุม *S. litura* ที่ Nagoya University ประเทศญี่ปุ่น ชี้ว่า *S. litura* เป็นแมลงศัตรูที่สำคัญของ sweet potatoes, sugar cane, crucifers, taro, และ legume ชี้ว่าสารสกัดจากพืชที่สามารถควบคุมได้ คือ ในของ *Orixa japonica*, ในของ *Clerodendron tricotonum* และ ในของพืชวงศ์ Verbenaceae (Shorney and McKelvey, 1977)

จากการทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัดจากผลสะเดาไทยกับ แมลง *S. litura* และ *S. exigua* โดยให้หนอนกินและจุ่มน้ำหนอนลงในสารละลาย พบว่าประสิทธิภาพของสารสกัดที่สกัดด้วย เมธานอล และ เอทานอล ให้ผลดีที่สุด โดยเมื่อทำการสกัดด้วยเอทานอลแล้ว จะได้สารที่สกัดด้วย เมธานอล และ เอทานอล ให้ผลดีที่สุด โดยเมื่อทำการสกัดด้วยเอทานอลแล้ว จะได้สารสกัด แล้วนำกากระยะเวลาสกัดต่อครึ่งชั่วโมง 1,000 มิลลิลิตร อีกครึ่งหนึ่ง จะได้สารสกัดประมาณ 6.03 กรัม สารสกัดที่ได้มีลักษณะเนียนขาว สีค่อนข้างดำ และมีน้ำมันผสมอยู่เล็กน้อย เมื่อนำสารสกัดลงกล่าวไปทดสอบกับหนอนวัย 3 โดยวิธีจุ่น อัตราความเข้มข้น 0.5, 1.0 และ 2.0 เปอร์เซ็นต์ จะทำให้หนอนตาย 20, 30 และ 60 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนวิธีการให้กิน พบว่าเมื่อ

หนอนกินพืชที่มีสารสกัดจากสะเดา หนอนจะไม่สามารถดูดอุจจาระได้ การเจริญเติบโตผิดปกติ ตลอดจนมีปีertia เช่นการเข้าดักแด๊ลคลงด้วย (อุดมพร, 2528)

ได้มีการทดลองกีดสาร azadirachtin เข้าสู่ร่างกายของหนอนแมลงวันในช่วงวัยสุดท้ายของหนอน *Calliphora vicina* ผลปรากฏทำให้หนอนเจริญไปเป็นดักแด๊ลที่ไม่สมบูรณ์ หรือมีลักษณะที่ผิดปกติ คือ มีขนาดเล็กกว่าปกติ น้ำหนักเบา ตลอดจนมีลักษณะรูปร่างที่ผิดปกติ และตายไปในที่สุด ส่วนที่ไม่ตายจะไม่สามารถทึกอกเป็นตัวเต็มวัยได้ แต่มีบางส่วนที่สามารถทึกอกมาเป็นตัวเต็มวัยที่ผิดปกติไม่สามารถสืบพันธุ์ได้ มีขนาดเล็ก และตายในเวลาอันรวดเร็วกว่าปกติ (Bidmon, et al., 1987) สาร azadirachtin มีผลในการควบคุม tobacco hornworm (*Manduca sexta*) โดยมีผลขับยั้งการกินอาหาร ในตัวหนอนวัยที่ 1 ถึงตัวหนอนวัยที่ 5 จากการทดลองพบว่าสาร azadirachtin ที่ระดับความเข้มข้น 500 ppm. มีผลทำให้หนอนไม่กินอาหาร และตายภายในเวลา 7 วัน หลังการทดสอบ (Haasler, 1983)

จากการฉีดพ่นสารในแปลงทดลองที่ปลูก กะหล่ำปลี และหน่อไม้ฟรั่ง โดยฉีดพ่นสารสกัดจากเมล็ดสะเดาด้วยอัตรา 650-700 กรัม / น้ำ 20 ลิตร (แซ่ทึ้งนาน 1 คืน) พบร่วงในแปลงทดลองยังตรวจพบ ศัตรูธรรมชาติของแมลงศัตรูพืช เช่น แมลงมุน นกคำ แตนเบียน และต่อเบียน (สมปอง, 2536) และในการเตรียมสารสกัดแบบง่าย ๆ ของเกษตรกร โดยใช้ผงเศษเดือน 10 กิโลกรัม แซ่น้ำ 1 ปีป นาน 1 คืน แล้วกรองออกสามารถนำไปฆ่าแมลงได้หลายชนิด เช่น หนอนกระทู้ผัก หนอนหลอดห้อม และเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล (งานวิจัยพืชสมุนไพรและเครื่องเทศ, 2532)

จากการวิเคราะห์ HPLC เพื่อตรวจสอบคุณภาพและปริมาณของสารที่พบในเมล็ดสะเดาที่ 3 ชนิด พบว่า ในสะเดาไทยมีสารกลุ่มหลักที่พบคือ azadirachtin A (aza. A) และตรวจพบสาร azadirachtin B (aza. B) และสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol ในปริมาณรองลงมา ส่วนในสะเดาช้างพบสารกลุ่มหลักคือ 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol ส่วนสะเดาอินเดียพบสารคือ azadirachtin A (aza. A) และ azadirachtin B (aza. B) ส่วนสาร nimbin และสาร salannin มีในปริมาณเล็กน้อย (Ermel et al., 1996)

เทคนิคที่นิยมใช้ในการแยกสารสกัดคือเทคนิคทาง chromatography ซึ่งมีหลายวิธี เช่น paper chromatography (PC), gas liquid chromatography (GLC) และ thin layer chromatography (TLC) ส่วนการจะเลือกใช้แบบใดนั้น ขึ้นอยู่กับคุณสมบัติในการละลาย และการระเหยของสารที่ต้องการจะแยก (สนั่น, 2540)

ในกรณีที่เกษตรกรเตรียมสารสกัดแบบง่าย ๆ โดยใช้เมล็ดสะเดา เช่นน้ำ พนว่ามักมีปัญหาในการใช้ เช่น “ไม่สามารถเก็บสารสกัดไว้ได้นาน หรือคุณภาพของเมล็ดไม่ดี ตลอดจนสาร azadirachtin ที่ได้ไม่เที่ยงพอดต่อการป้องกันกำจัดแมลง จากการศึกษาพบว่าสาร azadirachtin ที่สกัดค้างน้ำ ถ้าเนื้อในของเมล็ดสะเดาไทยมีคุณภาพดี สามารถใช้เมล็ดสะเดา 1 กิโลกรัม แช่ในน้ำ 20 ลิตร แข็งไว้เป็นเวลา 1 คืน จะได้สารสกัดที่มีปริมาณของสาร azadirachtin สูงถึง 100 ppm. แต่ถ้าคุณภาพของเมล็ดสะเดาไทยไม่ดี เช่นเก็บเมล็ดแห้งไวนานเกิน 1 ปี พบร่วางสามารถสกัดสาร azadirachtin ได้ 40-50 ppm. (ชัยพัฒนา, 2539)

ในการสกัดสาร azadirachtin จากเนื้อในเมล็ดสะเดา นักวิทยาศาสตร์ได้ทดลองสกัดด้วยตัวทำละลายต่าง ๆ เช่น methanol, ethanol, butanol, methyl ethyl ketone, hexane และน้ำ พบร่วางตัวทำละลายที่สามารถสกัดเอาสาร azadirachtin ออกมากที่สุดคือ methanol (Feurhake, 1983) เมล็ดสะเดาไทยเมื่อสกัดจะพบสาร azadirachtin, nimbin และ salannin ส่วนในเมล็ดสะเดา ซึ่งพบสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol และเมื่อทดสอบสารสกัดจากเมล็ดสะเดาไทยกับแมลง ในอันดับ Lepidoptera พบร่วาง azadirachtin A 0.3 ppm. สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของหนอนกระทุ่ปัก หนอนเจาะสมอฝ้าย และหนอนไยตัก เมื่อทำการทดสอบสารสกัดจากเมล็ดสะเดาไทยซึ่งมีสาร azadirachtin 0.5 % เปรียบเทียบกับสารฆ่าแมลง chlorpyrifos บนหนอนกระทุ่ปัก บนต้นหน่อไม้รัง พบร่วางสามารถใช้ป้องกันกำจัดแมลงได้ดี ไม่แตกต่างกัน (ขวัญชัย, 2540)

จากการทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัดจากเนื้อเมล็ดสะเดาโดยใช้เมธานอล และปีโตรเลียมอิเทอร์ เป็นตัวทำละลายในการสกัด แล้วนำไปทดสอบกับ หนอนกระทุ่ปัก ปรากฏว่าสารสกัดจากเมล็ดสะเดาไทยมีประสิทธิภาพในการควบคุม และเมื่อทำการทดลองสารสกัดจากเมล็ดสะเดาอินเดียจะมีผลในการควบคุมแมลง เช่น หนอนกระทุ่ปัก และเพลี้ยกระโดดสีน้ำตาล โดยจะมีฤดูกิกรรมในการกินลดลง อัตราการวางไข่ลดลง การเจริญเติบโตผิดปกติ รวมไปถึงการลอกคราบที่ผิดปกติด้วย (Sexena and Rembold, 1983)

การทดสอบประสิทธิภาพของผลิตภัณฑ์สะเดาไทยชนิดน้ำ(ผลิตภัณฑ์ของสำนักวิจัยและพัฒนาการผลิตสารจากธรรมชาติ) ใน การป้องกันกำจัดแมลงศัตรูพืช ใช้น้ำยาสะเดาสูตรเข้มข้น 0.6 % จำนวน 333 มิลลิลิตร ผสมน้ำ 20 ลิตร (ความเข้มข้น 100 ppm.) นี่คือพ่นบนแปลงถ้วน เช่น สามารถป้องกันกำจัด หนอนกระทุ่ปัก และหนอนกระทุ่ปัก ซึ่งให้ประสิทธิภาพไม่แตกต่างจากการใช้สาร chlofluazuron และทดสอบนี่คือพ่นในแปลงเบญจมาศ พบร่วางสามารถป้องกันกำจัด หนอนกระทุ่ปัก และหนอนเจาะสมอฝ้ายได้ (สำนักวิจัยและพัฒนาการผลิตสารธรรมชาติ, 2541)

การทดลองใช้สารสะเดาแห้งเป็นพื้นที่ควบคุมประชากรของแมลงบัว (*Orseolia oryzae*) ในอัตรา 8 กิโลกรัม/ไร่ โดยหว่านลงในนาข้าว 2 ครั้ง เมื่อข้าวอายุได้ 7 และ 45 วัน และ

ตรวจนับแมลงบัวเมื่อจากอายุได้ 30 วัน ตรวจนับทุก ๆ 15 วัน เป็นจำนวน 4 ครั้ง จากการวิเคราะห์ข้อมูลพบว่า ปริมาณแมลงบัวที่ใช้เม็ด杀ศเดาแห้งป่น มีปริมาณลดลง (รัชกรณ์ และสมบูรณ์, 2536)

การทดสอบสารสกัด杀ศเดาในสูตรต่างๆ ในการควบคุมหนองกระดู่ห้อมบนดินหน่อไม่施肥 ที่ทำในแปลงทดลอง ปรากฏว่า สารสกัดพืชจากเมล็ด杀ศเดามีประสิทธิภาพในการควบคุมหนองกระดู่ห้อมได้ดีกว่าสารเคมีสังเคราะห์ chlорpyrifos (Sombatsiri and Temboonkeat, 1983) การผลิตสูตรผสมของสารสกัดจาก杀ศเดาเพื่อฆ่าหน่าขี้ในรูปการค้า มีการผลิตฆ่าหน่าขี้หลายประเทศ เช่น อินเดีย สหรัฐอเมริกา ออสเตรเลีย แคนาดา และไทย ซึ่งอินเดียเป็นประเทศแรกที่มีการใช้อ้อยย่างแพะร่อน แล้วมีสูตรผสมต่าง ๆ วางแผนหน่าขี้มากกว่า 5 ชนิด และในสหรัฐอเมริกามีการผลิตสารสกัดจากเมล็ด杀ศเดาวงฆ่าหน่าขี้ในชื่อการค้า Margosan-O<sup>®</sup> ซึ่งเป็นสารสกัดสำเร็จรูป มีปริมาณสาร azadirachtin 2,000-4,000 ppm. และมีค่า pH 3.5-6.0 ได้รับอนุญาตจากองค์การพิทักษ์สิ่งแวดล้อมโลก (Environmental Protection Agency ; EPA) ให้จดทะเบียนในปี พ.ศ. 2528 เพื่อให้ใช้กับพืชที่ไม่เป็นอาหาร โดยตรง ส่วนในประเทศไทยมีสูตรผสมของบริษัทเอกชน ออกราง ฆ่าหน่าขี้ในชื่อการค้าหาดใหญ่ตัวอย่าง เช่น Nuform<sup>®</sup>, Advantage<sup>®</sup> และ Neemplus<sup>®</sup> เป็นต้น ส่วนใหญ่เป็นสูตรผสมที่ผสมสารสกัดจากพืชชนิดอื่นนอกจาก杀ศเดาด้วย ที่นิยมใช้กันมากคือ ข้าว และตะไคร้ห้อม ปัจจุบันกองวัตถุมีพิษ กรมวิชาการเกษตร สามารถผลิตสูตรผสมที่มีปริมาณสาร azadirachtin 0.8-1.0 เปอร์เซ็นต์ ได้สำเร็จ (สุภานี, 2540)

การทดสอบสารสกัดจาก杀ศเดาในการควบคุมหนองกระดู่ห้อง ที่ทำลายยาสูบในประเทศไทยนิยมโดยการประยุกต์ใช้สารต่อไปนี้ในสภาพแปลง ผลปรากฏว่า สารสกัดจากเนื้อในเมล็ด ให้ผลและประสิทธิภาพดีที่สุด สามารถป้องกันการกิน การวางไข่ และเป็นสารขับไล่แมลงในทุกช่วงของการเจริญเติบโต ส่วนหากเมล็ด杀ศเดามีประโยชน์ในการเป็นปุ๋ยต่อต้นยาสูบ ส่วนเปลือกของต้น杀ศเดา กลับพบว่าสามารถป้องกันโรคของต้นยาสูบที่เกิดจาก mosaic virus ได้ (Joshi, 1987)

#### ขั้นตอนการผลิตสารสกัดจาก杀ศเดาเพื่อการค้า มี 4 ลำดับขั้นตอน

- กระบวนการเตรียมวัตถุดิบ (raw material preparation) ซึ่งเมื่อเก็บผล杀ศเดาสุก มาแยกเนื้อออกจากเมล็ด แล้วนำเมล็ดไปตากแห้งหรืออบ จากนั้นนำไปกระเทาเปลือกของเมล็ด ให้เหลือเฉพาะเนื้อในเมล็ด (seed kernel) แล้วนำไปบดหรือปั่นให้เป็นผงหยาบ

- กระบวนการสกัดสารออกฤทธิ์ (extraction) นำผง杀ศเดาที่ได้มาราดบีบบีบนำมันออก แล้วนำภาชนะที่ได้ไปสกัดด้วยแอ๊กโกรล์

- กระบวนการระเหย (evaporation) เพื่อลดปริมาณของตัวทำละลาย

- กระบวนการบรรจุห้อง (packing) (อัญชลี, 2539)

### วัตถุประสงค์

1. เพื่อศึกษาและเปรียบเทียบปริมาณของสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างและสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ที่ผ่านกระบวนการสกัดโดยวิธีการแช่แข็ง
2. เพื่อศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง ที่มีอัตราการตายของหนอนกระทุกในห้องปฏิบัติการ
3. เพื่อศึกษาและเปรียบเทียบประสิทธิภาพของสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง กับสารสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย เชือแบนกที่เรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (*Thuricide*<sup>®</sup>) และสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ที่มีต่ออัตราการตายของหนอนกระทุกในห้องปฏิบัติการ
4. เพื่อศึกษาและเปรียบเทียบประสิทธิภาพของสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ที่มีต่อการลดจำนวนประชากรหนอนกระทุกบนต้นพืชในสภาพโรงเรือน

## บทที่ 2

### วัสดุ อุปกรณ์ และวิธีการ

#### 2. วิธีการดำเนินการทดลอง

##### 2.1 การเตรียมส่วนสกัด

ในการสกัดสารสกัดจากพืช เพื่อให้ได้เปอร์เซ็นต์สารออกฤทธิ์ในปริมาณสูง วัตถุคิดที่นำมาสกัดจะต้องมีคุณภาพ เช่น มีอายุที่พอเหมาะสม มีความสด และมีในปริมาณมากพอ ในการนำเข้าสู่ระบบการสกัด ตลอดจนควรจะเป็นพืชที่อยู่ในภูมิภาคเดียวกันหรือใกล้เคียง เพื่อให้ตัวอย่างพืชที่นำมาสกัดมีคุณภาพที่ใกล้เคียงกัน การเตรียมวัตถุคิดในการสกัดมีขั้นตอนดังนี้

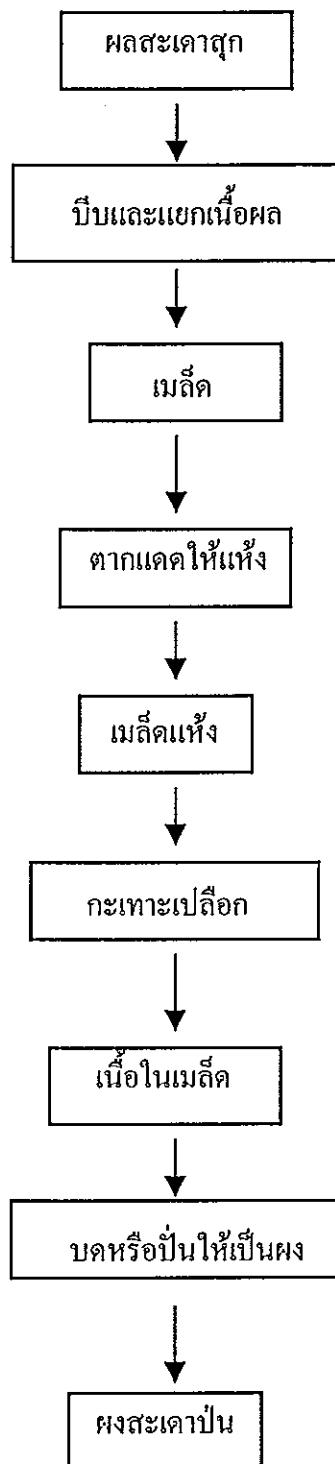
2.1.1 เก็บรวบรวมผลสุกหรือแก่จัดของผลสะเดาซ้าง และผลของสะเดาไทย โดยสะเดาซ้างเก็บรวบรวมในเขตพื้นที่ของ 4 จังหวัดภาคใต้ คือ จังหวัดนครศรีธรรมราช พัทลุง ตรัง และสงขลา โดยได้รับความอนุเคราะห์จากศูนย์พัฒนาลำไยไม้สงขลา เขต 6 จังหวัดสงขลา ส่วนผลของสะเดาไทย เก็บรวบรวมในพื้นที่จังหวัดสุพรรณบุรี โดยได้รับความอนุเคราะห์จากสำนักวิจัยและพัฒนาการผลิตสารธรรมชาติ กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์ (ภาพนวกที่ 1 และ 2)

2.1.2 นำผลสะเดาสุกแต่ละชนิดไปล้างน้ำให้สะอาด และแยกเอาส่วนเปลือกและเนื้อของผลออกให้หมด ให้เหลือเฉพาะเมล็ดเท่านั้น ซึ่งเมล็ดจะมีลักษณะแข็ง มีศีริริมอ่อน และมีเนื้อในเมล็ดอยู่ภายใน ซึ่งขนาดของเมล็ดสะเดาซ้างจะมีขนาดใหญ่กว่าเมล็ดสะเดาไทย

2.1.3 นำเมล็ดสะเดาที่ได้ไปล้างน้ำให้สะอาด แล้วนำไปผึ่งแดด ประมาณ 3 วัน เพื่อลดความชื้น และทำให้เมล็ดแห้ง

2.1.4 เมื่อเมล็ดแห้งแล้วนำไปกร睺เปลือกหุ้มเมล็ดออก (seed coat) ให้เหลือเฉพาะเนื้อในเมล็ด (seed kernel)

2.1.5 นำเนื้อในเมล็ดที่ได้ไปผ่านการบดหรือปั่น ด้วยเครื่องบดสมุนไพรของศูนย์เครื่องมือกลางคณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ เพื่อให้ได้ผงสะเดาเข้าสู่กระบวนการสกัดต่อไป (ภาพที่ 5)



ກາພທີ 5 ແສດງຂຶ້ນຕອນກາຣເຕີຍນສ່ວນສກົດຂອງສະເດາຊ້າງ ແລະ ສະເດາໄທຍ

## 2.2 การสกัดสารออกฤทธิ์

การสกัดสารออกฤทธิ์จากพืชทำได้หลายวิธี ขึ้นอยู่กับตัวของพืชที่นำมาสกัด ชนิดของสารที่ต้องการสกัด คุณสมบัติของสารในการทนความร้อน และชนิดของตัวที่ถั่ลาย (solvent) ที่ใช้ สำหรับกระบวนการสกัดสารออกฤทธิ์จากเมล็ดสะเดา niyin ใช้การสกัดแบบแช่ยุบ (maceration) ซึ่งเป็นกระบวนการสกัดสาร โดยวิธีการแช่น้ำส่วนพืชในภาชนะปิด และแช่ไว้ 3-7 วัน ควรจะเขย่าหรือคนบ่อย ๆ เพื่อให้สารละลายสัมผัสกับพืชที่พิเศษอย่างทั่วถึง เมื่อครบกำหนด จึงถอด รินเอาสารละลายออก โดยพยาบาลเป็นเอกสารละลายออกจากภาชนะ (marc) ให้มากที่สุด รวบรวมสารสกัดที่ได้นำไปกรอง และกระบวนการสกัดข้าหลาย ๆ ครั้ง เพื่อให้มีสารออกฤทธิ์ออกมามาก ปริมาณมากที่สุด ซึ่งในการสกัดเมล็ดแบ่งเป็น 2 กระบวนการ

### 2.2.1 กระบวนการสกัดน้ำมันจากเมล็ดสะเดา

นำเมล็ดสะเดาซ้างและสะเดาไทยมาขนาด 10 กิโลกรัม บรรจุลงไป ในขวดแก้วใส่ปากกว้างขนาดบรรจุ 20 ลิตร เติมน้ำสารละลาย n- hexane ลงไปจนท่วม ปิดปากขวด ให้สนิทด้วยขุกยางที่หุ้มด้วย aluminum foil แช่ทิ้งไว้ 3 วัน เมื่อครบกำหนด รินเอาสารละลายออก จากขวดให้หมด และนำสารละลายมากรองด้วยกระดาษกรอง นำสารที่กรองได้ไประเหยโดยใช้ เครื่องมือ rotary evaporator ที่ศูนย์เครื่องมือคอมเพรสชั่นสตอร์ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ ซึ่ง อาศัยหลักการกลั่นสารละลายที่ระดับอุณหภูมิต่ำ และความดันต่ำเกินเป็นที่ระดับสูญญากาศ โดย อาศัยการควบคุมความดันจาก vacuum pump ซึ่งเครื่อง rotary evaporator ประกอบด้วยส่วน ประกอบหลัก คือ distillation flask ซึ่งจะบรรจุสารละลายที่ต้องการสกัด เมื่อทำงานจะหมุนตลอด เวลา และแช่ในหม้อไอน้ำทำให้เกิดการกระจายความร้อน และทำให้สารละลายที่บรรจุเดือด และ ระเหยเป็นไอ เพื่อไปสัมผัสกับ condenser ทำให้เกิดเป็นของเหลว และนำไปบรรจุยัง receiving flask จะได้น้ำมันสะเดา ซึ่งจะต้องการสกัดน้ำมันทำตัวบวชีการดังกล่าวทั้งหมด 7 รอบ ใช้เวลา 21 วัน ต่อสะเดา 1 ชนิด ซึ่งจะได้น้ำมันสะเดาในที่สุด แล้วนำสารที่ได้ไปอุ่นใน water bath (อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส) เพื่อระเหยน้ำ และตัวทำละลายที่ใช้ในกระบวนการสกัดออก

### 2.2.2 การสกัดสารออกฤทธิ์ด้วยแอลกอฮอล์

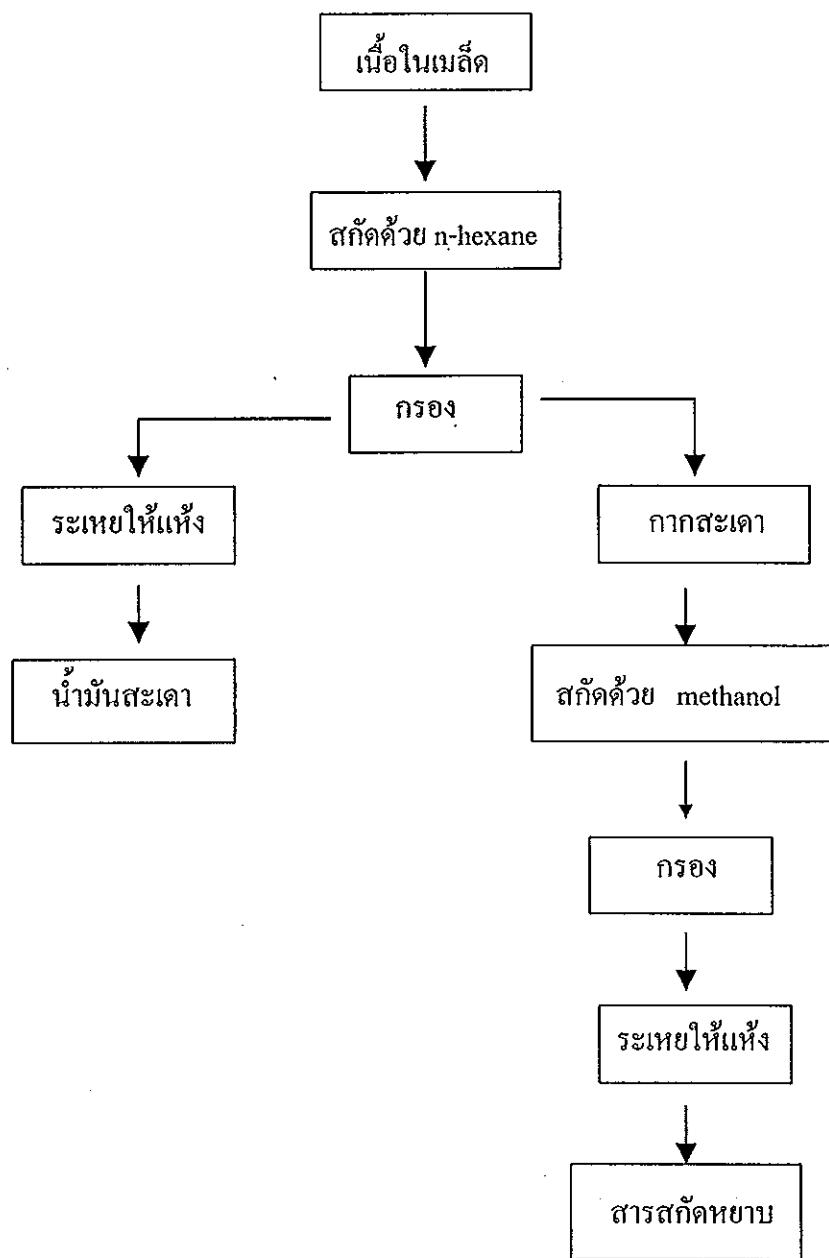
เมื่อทำการสกัดน้ำมันจะเดาออกจากเมล็ดสะเดาแล้วจะได้กากสะเดา ซึ่งจะนำมาสกัดต่อเพื่อสกัดสารออกฤทธิ์ด้วยวิธีการ maceration เช่นเดียวกับการสกัดน้ำมัน ซึ่งในขั้นตอนนี้ใช้สารละลาย methanol ในการเช่นสกัด เมื่อครบ 3 วัน รินสารละลาย แล้วนำไปกรอง เพื่อเข้าสู่การระเหยด้วยเครื่องมือ rotary evaporator (เหมือน 1.2.1) ซึ่งในการสกัดทำทั้งหมด 3 รอบ เพื่อให้ได้ปริมาณที่มากพอ รวมใช้เวลา 9 วัน ต่อสะเดา 1 ชนิด ในกระบวนการนี้จะได้สารสกัดหยาบ (crude methanol extract) จากเมล็ดสะเดาซึ่งและเมล็ดสะเดาไทย แล้วนำสารที่ได้ไปอุ่นใน water bath (อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส) เพื่อระเหยน้ำ และตัวทำละลายที่ใช้ในกระบวนการสกัดออกจากกระบวนการสกัดสารออกฤทธิ์จากเมล็ดสะเดา (ภาพที่ 6) จะได้ส่วนสกัดที่นำไปทดสอบทั้งหมด 4 ส่วน คือ

#### 1. เมล็ดสะเดาซึ่ง

- 1.1 นำน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซึ่ง
- 1.2 สารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซึ่ง

#### 2. เมล็ดสะเดาไทย

- 2.1 นำน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย
- 2.2 สารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย



ภาพที่ 6 กระบวนการสกัดสารออกฤทธิ์จากเมล็ดสะเดาช้าง และเมล็ดสะเดาไทย

### 2.3 การตรวจสอบคุณสมบัติบางประการ ของน้ำมันจากเม็ดสารเดาช้างและเม็ดสารเดาไทย

#### 2.3.1 การหาค่า saponification value

saponification value หมายถึง จำนวนมิลลิกรัมของ KOH ที่ใช้ในการ neutralized สารพวก free acids และ saponify สารพวก ester ที่มีอยู่ในตัวอย่าง 1 กรัม อย่างสมบูรณ์ ซึ่งขั้นตอนในการทดลองโดยใช้วิธีการของ British Pharmacopoeia (1998) ดังนี้

1. เตรียม fat solvent โดยใช้ KOH 40 กรัม ละลายในน้ำ 20 มิลลิลิตร ใส่ลงใน conical flask ขนาด 1 ลิตร จากนั้นเติม ethanol 96 เปอร์เซ็นต์ ลงไปจนครบ 1 ลิตร ปิดฝาให้สนิทแล้วตั้งทิ้งไว้ 24 ชั่วโมง

2. ซึ่งน้ำมันสารเดาช้างและน้ำมันสารเดาไทย 2 กรัม โดยทำอย่างละ 2 ชุด ใส่ใน conical flask ขนาด 250 มิลลิลิตร แล้วเติม fat solvent ลงไป 25 มิลลิลิตร

3. เตรียม blank โดยใช้ alcoholic KOH (0.5 โนล/ลิตร) 25 มิลลิลิตร ใส่ลงใน conical flask ขนาด 250 มิลลิลิตร

4. นำ flask ที่เตรียมไว้ไป reflux โดยใช้ reflux air condenser โดย reflux ให้เดือดนาน 1 ชั่วโมง และเขย่าบ่อยๆ เพื่อให้ปฏิกิริยาเกิดขึ้นอย่างสมบูรณ์

5. เมื่อ reflux จนครบ 1 ชั่วโมงแล้ว เติม ethanol ลงไป 50 มิลลิลิตร เพื่อให้สามารถสั่งเกตตีได้ง่ายขึ้น นำไป titrate กับสารละลาย HCl 0.5 โนล/ลิตร ใช้ phenolphthalein จำนวน 2-3 หยด เป็น indicator เขย่ากวนกว่าจะคล้ายเป็นสีเดิมหรือไม่มีสี และตั้งทิ้งไว้ประมาณ 15 วินาที ถ้าสีเปลี่ยน ก็ titrate จนกว่าสีจะคงที่ จดบันทึกปริมาณของสารละลาย HCl ที่ใช้ แล้วนำไปคำนวณหาค่า saponification value โดยที่

$$\text{saponification value} = \frac{V \times 56 \times 1,000}{\text{มิลลิโนลเกลี่ยของไขมันตัวอย่าง}} \\ \text{โดยที่ } V = \text{ น้ำหนักของไขมันตัวอย่าง}$$

### 2.3.2 การหาค่า acid value

acid value หมายถึง จำนวนมิลลิกรัมของ KOH ที่ทำให้เกิดการ neutralized สารพอก free acid 1 กรัม ที่ปัจจุบันใน fix oil, fat, resin, balsam หรือสารอื่นๆ ที่มีองค์ประกอบคล้ายคลึงกันกับสารดังกล่าว โดยปกติแล้วเมื่อไขมันถูกเก็บไว้นาน ๆ จะมีค่าสูงกว่าเดิมที่นี่ ซึ่งเกิดจากการแตกตัวของ peroxide โดย oxygen ในอากาศ ที่ทำให้เกิดการปลดปล่อย free acid ออกมาก ซึ่ง free acid ที่เกิดขึ้นนั้นเอง เป็นเครื่องชี้วัดถึงสภาพและปริมาณของ free acid ของไขมันชนิดนั้น ซึ่งวิธีการทดลองตามวิธีการของ British Pharmacopoeia (1998) ดังนี้

1. เตรียม fat solvent โดยผสม ethanol 96% กับ diethylether ในอัตราส่วน 1:1
2. ซึ่งนำมันสะเดาซ่างและนำมันสะเดาไทยมาอย่างละ 10 กรัม ทำ 3 ชุด เติม fat solvent ลงไป 50 มิลลิลิตร และเติมสารละลาย phenolphthalein จำนวน 2-3 หยด ลงไปเพื่อเป็น indicator
3. นำไป titrate กับ KOH 0.1 มิลลิตร เบื้องต้นจะทึบสารละลายเป็นสีชมพู และตั้งทิ้งไว้ 15 วินาที เพื่อดูความคงที่ของสี จดบันทึกปริมาณของสารละลาย KOH ที่ใช้เพื่อนำไปคำนวณหาค่า acid value โดยที่

$$\text{acid value} = 5.610 \text{ (W/V)}$$

โดยที่  $W$  = จำนวนสารละลาย KOH ที่ใช้ในการ titrate ไขมันตัวอย่าง  
 $V$  = น้ำหนักของไขมันตัวอย่างที่ใช้

### 2.4 ขั้นตอนการเลี้ยงเพิ่มปริมาณหนอนกระทุ่ปักษ์

1. ออกสำรวจและเก็บตัวอย่างของหนอนกระทุ่ปักษ์ จากแปลงเกษตรใน 2 พื้นที่คือ บ้านคลองวาด ตำบลทำฟ้าง อำเภอบางกล้ำ จังหวัดสงขลา และบ้านแพรรากสุวรรณ ตำบลบางเรือยิ่ง กิ่งอำเภอควนเนียง จังหวัดสงขลา นำมาเลี้ยงด้วยอาหารเทียม (ดัดแปลงจาก กรมวิชาการเกษตร, 2534) ในห้องปฏิบัติการเรือนแมลง ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ โดยเลี้ยงในกล่องพลาสติกขนาด กว้าง x ยาว x สูง =  $8 \times 12 \times 6$  นิ้ว จำนวนหนอน 20 ตัว/1 กล่อง และใส่ชิ้นอาหารเทียม จำนวน 20 ชิ้น (ขนาดอาหารเทียม  $1 \times 1 \times 1$  เซนติเมตร) นำทำการเลี้ยงที่ระดับอุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพันธ์ 70 เบอร์เซ็นต์ และเปลี่ยนอาหารหนอนทุก 24 ชั่วโมง จนกระทั่งหนอนเข้าสู่วัยที่ 3 (ภาพหน้าที่ 4)

2. เมื่อหนอนเข้าสู่วัยที่ 3 แยกหนอนมาเลี้ยงเดี่ยวโดยนำมาเลี้ยงในกล่องพลาสติกกลมใส เส้นผ่าศูนย์กลาง 3 นิ้ว ขนาดบรรจุ 5 อนซ. พร้อมฝาปิดที่มีรูระบายอากาศ โดยหนอน 1 ตัว/ 1 กล่อง เพื่อป้องกันพฤติกรรมการกินกันเอง (canibalism) และใส่ขนาดชิ้นอาหารเทียมขนาด  $1.5 \times 1.5 \times 1.5$  เซนติเมตร และเปลี่ยนอาหารทุก 24 ชั่วโมง จนกระทั่งหนอนเข้าดักแด่

3. นำดักแด๊กที่ได้มายาสีในกรงเลี้ยงแมลงขนาด กว้าง x ยาว x สูง =  $2 \times 2 \times 2.5$  ฟุต โดยใช้ดักแด๊ก 30 ตัว/ กรงเพื่อการลอกครรภอออคมาเป็นผีเสื้อตัวเดิมวัย

4. เมื่อดักแด๊กออคมาเป็นผีเสื้อตัวเดิมวัยแล้ว นำต้นหญ้าสดที่ตัดและปักใส่ลงใน flask ขนาด 500 มิลลิลิตร ที่บรรจุน้ำพ่อประมาณใส่เข้าไปในกรง เพื่อใช้เป็นที่วางไข่ของผีเสื้อ นำสำลีชูบัน้ำตึ้ง 10 เปอร์เซ็นต์ในน้ำ 1 ก้อน และชูบัน้ำสะอาดอีก 1 ก้อนวางลงบน petri dish ใส่เข้าไปในกรงเพื่อเป็นอาหารและน้ำแรก เมื่อผีเสื้อตัวเดิมวัยจับกุ่มสมพันธุ์กันแล้ว จะวางไข่บนใบหญ้าสดเป็นกลุ่ม ๆ สีเหลืองอ่อนสังเกตเห็นได้ เมื่อได้ไข่แล้วนำໄปเพาะเลี้ยงต่อ จนกระทั่งได้ปริมาณของหนอนที่มากพอในการทดสอบ (ในการทดสอบนี้ เลี้ยงแมลงไปจนถึงรุ่นที่ 3 เท่านั้น เพื่อป้องกันหนอนที่ใช้ทดสอบอ่อนแอกกว่าปกติ)

## 2.5 การเตรียมสารละลายเพื่อการทดสอบ

ในการทดสอบต้องเตรียมให้สารละลายมีเนื้อเดียวกัน และต้องทดสอบในช่วงของความเข้มข้นที่หลากหลาย เพื่อประสิทธิภาพในการใช้ในสภาพแเปล่งต่อไป ในการทดสอบนี้ได้แบ่งระดับความเข้มข้นเป็น 15 ระดับ คือ 50, 100, 250, 500, 1,000, 2,000, 4,000, 6,000, 8,000, 10,000, 12,000, 15,000, 20,000, 25,000 และ 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร และทดสอบประสิทธิภาพกับสารฆ่าแมลงสังเคราะห์ permethrin (Ambush<sup>®</sup>) และเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) สำหรับสารละลายที่ใช้สำหรับละลายสารสกัดขยายคือสารละลาย ethanol ส่วนน้ำมันใช้สารละลาย acetone ส่วน Ambush<sup>®</sup> และ Thuricide<sup>®</sup> ใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย

## 2.6 การทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัด

ทำการทดสอบประสิทธิภาพของสารทดสอบที่เตรียมไว้ ในข้อ 2.4 มาทดสอบกับหนอนกระเทียมกวัยที่ 2, 3 และ 4 ที่เตรียมไว้ในกล่องพลาสติกกลมใสพาร์โอม่าปิด โดย 1ตัว/1 กล่อง ซึ่งคัดหนอนที่มีน้ำหนักใกล้เคียงกันคือ วัย 2 =  $0.02 \pm 0.004$  กรัม วัย 3 =  $0.06 \pm 0.004$  กรัม และวัย 4 =  $0.15 \pm 0.004$  กรัม ทำการทดสอบ 5 ชั้งๆ ละ 5 ตัว วางแผนการทดสอบแบบ completely randomize design (CRD) และตรวจสอบผลการทดสอบที่เวลา 72 ชั่วโมง

### 2.6.1 การทดสอบความเป็นพิษแบบสัมผัส (contact toxicity)

การทดสอบแบบพิษสัมผัส โดยใช้เครื่องมือที่เรียกว่า คัวยาเครื่องมือ topical microapplicator โดยนำสารที่ทดสอบในแต่ละความเข้มข้นมาทำการหยดลงบนริเวณอกปล้องแรก (pronotum) ของหนอนวัยที่ 2, 3 และ 4 (ภาคหนวกที่ 5) วัยละ 400 ตัว โดยหยดสาร 1 หยด/หนอน 1 ตัว (1 หยด เท่ากับ 1 ไมโครลิตร) เมื่อครบ 72 ชั่วโมง นำค่าเปอร์เซ็นต์ การตายที่เวลา 72 ชั่วโมง ไปคำนวณหาค่า corrected mortality ค่า  $LC_{50}$  และ  $LC_{95}$  โดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์สำหรับ Raymond (1985) ตามวิธีการ Probit analysis (Finney, 1971)

### 2.6.2 การทดสอบพิษโดยการกิน ( feeding toxicity)

การทดลองแบบพิษทางการกิน จะใช้วิธีการผสมสารทดสอบลงในอาหารเทียม(feeding method) เริ่มจากการเตรียมตัวอย่างหนอนวัยละ 400 ตัว มาใส่กล่องที่เตรียมไว้ และผสมสารทดสอบในแต่ละความเข้มข้นลงในอาหารเทียม โดยชั่งน้ำหนักของสารทดสอบ 1 กรัม/อาหารเทียม 100 กรัม และชุดควบคุม (ไม่ผสมสารทดสอบ) แล้วทำการตัดแบ่งชิ้นอาหารเทียมตามขนาดกำหนด (วัย 2 =  $1 \times 1 \times 1$  เซนติเมตร วัย 3 และ 4 เท่ากับ  $1.5 \times 1.5 \times 1.5$  เซนติเมตร) เพื่อให้หนอนกิน โดยใส่ชิ้นอาหารเทียม 1 ชิ้น/หนอน 1 ตัว (ภาคหนวกที่ 6) เปลี่ยนอาหารทุก 24 ชั่วโมง เมื่อครบ 72 ชั่วโมง นำค่าเปอร์เซ็นต์ การตายที่เวลา 72 ชั่วโมง ไปคำนวณหาค่า corrected mortality ค่า  $LC_{50}$  และ  $LC_{95}$  โดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์สำหรับ Raymond (1985) ตามวิธีการ Probit analysis (Finney, 1971)

### 2.6.3 การทดสอบการลดปริมาณของประชากรของหนอนกระถั่งผักกันต้นพืช

ทำการทดสอบกับต้นพืช และน้ำพ่นสารทดสอบพร้อมกับปล่อยหนอนลงสู่ต้นพืช ในการทดลองนี้ใช้เฉพาะหนอนกระถั่งผักวัย 2 เท่านั้น เพราะเป็นวัยที่ถือว่าเป็นวัยที่ทำความเสียหายมาก และพบได้บ่อยที่สุดในสภาพแเปล่งของเกษตรทั่วไป และสารที่นำมาทดสอบคือ crude methanol extracts ของ *A. excelsa* และ *A. indica* var. *siamensis* ที่ระดับความเข้มข้น 3 ระดับคือ 20,000, 25,000 และ 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร ทำการทดลอง 5 ชั้น ในการทดสอบจะนำ ต้นผักกวางตุ้งที่ไม่เคยฉีดพ่นสารป้องกันกำจัดแมลงศัตรูชนิดใด ๆ มา ก่อน ที่มีอายุประมาณ 10 วัน เพาะใส่ถุงเพาะชำๆ ละ 1 ต้น แล้วนำไปเพาะเลี้ยงต่อในโรงเรือนที่การรุ่ง ขนาด กว้าง x ยาว x สูง =  $4 \times 5 \times 4$  เมตร เป็นเวลา 10 วัน จนต้นผักกวางตุ้งมีอายุ 20 วัน จึงเริ่มทดสอบโดยเจ็บหนอนวัย 2 ที่ปกติลงบนต้นผักกวางตุ้ง โดย 1 ต้น ปล่อยหนอนลงไป 5 ตัว แล้วปล่อยให้หนอนกินต้นผักกวางตุ้งตามปกติเป็นเวลา 3 วัน แล้วฉีดพ่นด้วยสารทดสอบด้วยเครื่องฉีดพ่นแบบสะพายหลัง (knapsack sprayer) โดย

ระยะเวลาที่ห้ามใช้ยาต้องห้ามกับต้นผักกาดสีเขียวประมาณ 30 ชนิดติดต่อกัน แรงดันภายในถังพิคฟั่น 6 บาร์ และใช้เวลาในการพิคฟั่น 5 วินาที เมื่อเวลาผ่านไป 72 ชั่วโมง ทำการตรวจนับตัวหนองที่พบรักษาความชื้ง 1 ตัน นำผลที่ได้ไปตรวจสอบการขับยึดการกิน ในการทดสอบใช้ Polyoxyethylene sorbitan monooleate (Tween 80) เป็นตัว emulsifier โดยใช้ 5% (v./v.) และใช้สาร Polyacyl alkoxylate (APSA 80) ของบริษัทแอนด์ เอฟ ประเทศไทย เป็นสารเพิ่มประสิทธิภาพ ในอัตราส่วน 3% (v./v.) additive เมื่อครบ 72 ชั่วโมง นำข้อมูลจำนวนหนองที่พบหลังการพิคฟั่นของหนอง ไปวิเคราะห์ทางเบอร์เช่นต่อถี่ยของหนองที่ลดลง (ภาพหน้ากากที่ 6)

### บทที่ 3

#### ผลและวิจารณ์

##### 1. การสกัดสารออกฤทธิ์

ในการสกัดสารออกฤทธิ์จากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง (*A. excelsa* Jack.) และเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย (*A. indica* var. *siamensis* Vale.) โดยวิธีการแช่บุบ (maceration) ซึ่งใช้เมล็ดแห้งชนิดละ 10 กิโลกรัม โดยใช้สารละลาย n-hexane และสารละลาย methanol เป็นตัวทำละลาย ปรากฏว่า ส่วนที่ใช้สารละลาย n-hexane เป็นตัวทำละลายได้น้ำมันจากเมล็ดสะเดาช้างคิดเป็น 43.15 เปอร์เซ็นต์ น้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทยคิดเป็น 32.57 เปอร์เซ็นต์ ส่วนที่ใช้สารละลาย methanol เป็นตัวทำละลาย ปรากฏได้สารสกัดหมายจากเนื้อเมล็ดสะเดาช้างคิดเป็น 14.52 เปอร์เซ็นต์ โดยน้ำหนักแห้ง และสารสกัดหมายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทยคิดเป็น 11.32 เปอร์เซ็นต์ ดังแสดงในตารางที่ 1

ตารางที่ 1 ปริมาณและเปอร์เซ็นต์ของสารสกัดที่ได้จากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างและเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ที่สกัดด้วย n-hexane และ methanol โดยวิธีการแช่บุบ

ชนิดของพืช	ส่วนสกัด	น้ำมัน		สารสกัดหมาย	
		น้ำหนัก	%	น้ำหนัก	%
		(g)	(%)	(g)	(%)
สะเดาช้าง	เนื้อในเมล็ด	4,315.30	43.15	1,452.70	14.52
สะเดาไทย	เนื้อในเมล็ด	3,257.70	32.57	1,132.85	11.32

หมายเหตุ วัตถุดินที่ใช้คือเนื้อในเมล็ดสะเดาแห้งทั้ง 2 ชนิด ๆ ละ 10 กิโลกรัม

ขั้นตอนการสกัดสารออกฤทธิ์จากเนื้อในเมล็ดสะเดาเน้น กระบวนการการเตรียมวัตถุดิน เป็นขั้นตอนที่สำคัญ ซึ่งต้องใช้เมล็ดสะเดาที่มีคุณภาพกล่าวคือต้องมีความสด เมื่อเก็บรวบรวมผล สะเดาแล้ว ต้องรีบถางทำความสะอาด และเป็นส่วนของเนื้อผลออกให้หมดให้เหลือเฉพาะเมล็ด และต้องทำให้เมล็ดแห้งก่อนเพื่อป้องกันการเกิดเชื้อร้ายในเมล็ด โดยทั่วไปแล้วการสกัดสารออกฤทธิ์ จากเมล็ดสะเดานิยมการแช่ยุบ (maceration) เป็นวิธีการสกัดโดยแช่ส่วนสกัดในตัวทำละลาย แล้ว นำไปกรองและระเหยให้แห้ง เป็นวิธีที่ไม่ใช้ความร้อนในการสกัด จึงเป็นวิธีที่เหมาะสม เนื่องจาก สาร azadirachtin เป็นสารที่สลายหรือแตกตัวได้เมื่อโดนความร้อน ซึ่งมีรายงาน ในกระบวนการ สกัดสารออกฤทธิ์จากเมล็ดสะเดาเน้น การแช่ยุบเป็นวิธีการที่นิยมมาก โดยเฉพาะอย่างยิ่งการแช่สกัด ใน นอร์มอลเซกชัน นำไปกรองและระเหยให้แห้งในรอนแรก เพื่อดึงน้ำมันออกมากจากเมล็ด และ การแช่สกัดต่อตัวย เมธานอล นำไปกรองและระเหยให้แห้ง จะได้สารสกัดหยาบ และเมื่อกำนัณร เปอร์เซนต์สารสกัดหยาบลที่ได้ พนวจสะเดาซึ่งมีปริมาณของสารสกัดหยาบคิดเป็น 15-17 เปอร์เซนต์ ส่วนสะเดาไทย 10-12 เปอร์เซนต์ (Pitiyont *et al.*, 1996)

## 2. การตรวจสอบคุณสมบัติทางเคมีบางประการของน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดา

ในการตรวจสอบคุณสมบัติทางเคมีบางประการของน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซึ่ง และ น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย โดยหาค่า saponification value และ acid value ตามวิธีการของ British Pharmacopoeia (1998) จากการศึกษาพบว่าค่า saponification value ของน้ำมันจากเมล็ด สะเดาซึ่ง มีค่าเฉลี่ย 163.07 ส่วนสะเดาไทยมีค่าเฉลี่ย 161.40 และค่า acid value ของน้ำมันจาก เมล็ดสะเดาซึ่ง มีค่าเฉลี่ย 9.01 ส่วนสะเดาไทยมีค่าเฉลี่ย 4.55 ดังแสดงในตารางที่ 2

ตารางที่ 2 แสดงค่า saponification value และ acid value ของน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ที่สกัดด้วย n-hexane

ชนิดของน้ำมัน	Saponification	SD	Acid	SD
	value		value	
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	163.07	0.35	9.01	0.15
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	161.40	0.12	4.55	0.21

หมายเหตุ

ในแต่ละการทดลองทำ 3 ชุด

SD หมายถึง ค่า standard deviation

ค่า saponification value และ acid value เป็นค่าที่มีความสำคัญ เนื่องจากเป็นค่าพื้นฐานที่ใช้บ่งบอกสภาวะของน้ำมัน ตลอดจนสภาวะภาพรวมเป็นน้ำมัน ว่ามีมากน้อยเพียงใด ตัวเลขที่ได้จากการทำงานจะทั้ง 2 ค่านี้ ใช้เป็นข้อมูลเบื้องต้นว่า ในน้ำมันชนิดนี้ ๆ จะมีปริมาณของ free acid ว่ามีมากน้อยเพียงใด เพราะหากมีค่ามาก ย่อมแสดงว่ามี free acid มากด้วย ย่อมมีผลต่อการเหม็นหืนของน้ำมัน และทำให้น้ำมันนั้นเสียได้เร็วขึ้นกว่าน้ำมันที่มีค่า saponification value และ acid value น้อยกว่า หากเก็บไวนาน ๆ ค่า saponification value หมายถึง จำนวนมิลลิกรัมของ KOH ที่ใช้ในการ neutralized สาร free acid และ saponify ที่มีอยู่ในไขมันตัวอย่าง 1 กรัม อย่างสมบูรณ์ โดยค่า saponification value จะมีค่าแปรผันกับน้ำหนักไขมันเด่นของสารนั้น ๆ ค่า saponification value ถ้าทำการศึกษาต่อจะสามารถอภิญาบดังน้ำมันได้

ค่า acid value หมายถึง จำนวนมิลลิกรัมของ KOH ที่ใช้ในการ neutralized สาร free acid fix oil, fat resin balm และสารอื่น ๆ ที่มีองค์ประกอบคล้ายคลึงกับสารดังกล่าว เพราะโดยปกติหากเก็บน้ำมันไวนาน ๆ จะมีกลิ่นเหม็นหืน เนื่องจากเกิดจากการแตกตัวของ peroxide โดยอาศัยออกซิเจนในอากาศ และ microorganism ของแบคทีเรีย ทำให้เกิดการปลดปล่อย free acid ออกมานำดังนั้น น้ำมันที่ได้จากการสกัดใหม่ ๆ กว่าจะมีค่า acid value น้อยกว่าน้ำมันที่เก็บไวนาน ซึ่งค่า acid value และ ค่า acid value จะถูกกำหนดคุณภาพ โดยหน่วยงาน U.S.P ( United States Pharmacopoeia) (Plumer, 1978) และได้มีการศึกษาถึงและเปรียบเทียบ ปริมาณของกรดไขมันที่

พบในน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทยที่สกัดโดย n-hexane โดยวิธีการเช่นๆ โดย Schmaterer and Ermel (personal communication) ดังแสดงในตารางที่ 3

ตารางที่ 3 ปริมาณของกรดไขมันในน้ำมันจากเมล็ดสะเดาช้างและน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทย ที่สกัดด้วย n-hexane โดยใช้วิธีการเช่นๆ

ชนิดกรดไขมัน	น้ำมันเมล็ดสะเดาช้าง	น้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทย
C 16:0 (palmitic acid)	14.6	16.8
C 18:0 (stearic acid)	8.7	18.6
C 18:1 (oleic acid)	42.7	43.8
C 18:2 (linoleic acid)	31.4	18.5
C 18:3 (linolenic acid)	1.6	0.9
C 20:0 (arachidic acid)	1.0	1.4

### 3. การทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัด

ในการทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัดจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ต่อหนอนกระทุ่ปกวัยที่ 2, 3 และ 4 โดยทดสอบพิษตามวิธีการต่าง ๆ ได้ผลดังนี้

#### 3.1 การทดสอบพิษทางการสัมผัส

จากการทดสอบประสิทธิภาพพิษทางการสัมผัส ใช้วิธีการทดสอบแบบ topical application นอกจากสารสกัดจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างกับสารสกัดจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย แล้ว (ทั้ง crude extract และ oil) ยังทดสอบเปรียบเทียบประสิทธิภาพกับเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) และสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>)

จากการทดสอบแสดงให้เห็นว่าค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ของสาร Ambush<sup>®</sup> มีค่าต่ำสุดให้ประสิทธิภาพเดียวกัน (positive control) คือมีค่า LC<sub>50</sub> ของหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 116.6, 181.5 และ 1,435.7 มิลลิกรัม/ลิตร ส่วนค่า LC<sub>95</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 มีค่าเท่ากับ 4,360.6, 7,964.1 และ 33,418.4 มิลลิกรัม/ลิตร ตามลำดับ ส่วนประสิทธิภาพรองลงมาคือ สารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง คือมีค่า LC<sub>50</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 5,255.2, 8,833.3 และ 19,686.9 มิลลิกรัม/ลิตร ส่วนค่า LC<sub>95</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 มีค่าเท่ากับ 45,727.2, 78,233.4 และ 177,376.9

มิลลิกรัม/ลิตร ตามลำดับ สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย คือมีค่า LC<sub>50</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 11,037.2, 16,405.3 และ 22,684.2 มิลลิกรัม/ลิตร และค่า LC<sub>95</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 74,482.3, 82,687.7 และ 149,626.1 มิลลิกรัม/ลิตร ตามลำดับ (ดังแสดงในตารางที่ 4-6)

ส่วนเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1(Thuricide<sup>®</sup>) นำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และนำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ให้ประสิทธิภาพในการควบคุมน้อยมาก และผลการทดลองยังพบว่า Fiducial limit ของนำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง นำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย และเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1(Thuricide<sup>®</sup>) ไม่สามารถระบุค่าตั้งกล่าวได้ หรือ Impossible range (IR) เป็นอย่างมากค่า  $g > 1$  ในการหาค่า Fiducial limit หาได้จากสมการของ Finney (1971)

จากการทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และสารสกัดจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย เปรียบเทียบประสิทธิภาพกับเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1(Thuricide<sup>®</sup>) และ Ambush<sup>®</sup> ผลปรากฏว่าสาร Ambush<sup>®</sup> ซึ่งเป็นสาร positive control ให้ประสิทธิภาพสูงสุด มีค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ต่ำกว่าทุกสารทดสอบ ส่วนสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างมีประสิทธิภาพรองลงมา อาจจะเนื่องมาจากการสกัดมีสารออกฤทธิ์ 1-trigloyl-3-acetylazadirachtol และสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทยมีประสิทธิภาพรองลงมาเป็นอันดับสาม ส่วนนำมันของเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง เนื้อในเมล็ดสะเดาไทย และเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1(Thuricide<sup>®</sup>) ไม่มีผลในการควบคุม เป็นอย่างมาก ไม่มีสัมผัสด้วยสายตา ตลอดจนลักษณะนำมันที่ได้จะลื่นมาก เมื่อสัมผัสถกับผิวของหนอนสักครู่ก็จะลื่นไหหลอกอกไปหมด หนอนจึงสามารถดัดร่างซึ่วตอยู่ได้ตามปกติ เป็นอย่างมากที่ใช้ทดสอบไม่ได้ผสมสารเสริมประสิทธิภาพในการจับพื้นผิว ทำให้น้ำมันลื่นไหหลอกจากตัวหนอนหมด ในการทดสอบแบบ topical application ใน การทดสอบนำมันของสารสกัดจากสะเดาทั้ง 2 ชนิดนี้ จึงไม่ได้ผล ซึ่งเมื่อเปรียบเทียบกับสารสกัดจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง พบร่วมมีประสิทธิภาพต่างกันมาก และสาร 1-trigloyl-3-acetylazadirachtol นั้น เคยมีการทดสอบประสิทธิภาพว่าสามารถควบคุม *Epilaca varivestis* และ *Schistocer gragaris* ได้ (Schmutterer and Doll, 1993)

### 3.2 การทดสอบพิษโดยการกิน

ในการทดสอบประสิทธิภาพพิษ โดยการกิน ใช้วิธีการทดสอบแบบ feeding method ผลปรากฏว่า สาร Ambush<sup>®</sup> (positive control) มีประสิทธิภาพดีที่สุด เป็นอย่างมากให้ค่า LC<sub>50</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 75.5, 107.3 และ 342.2 มิลลิกรัม/ลิตร ส่วนค่า LC<sub>95</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 3,594.6, 4,528.5 และ 12,138.7 มิลลิกรัม/ลิตร ตามลำดับ สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ด

สะเดาซ้ำมีประสิทธิภาพรองลงมาคือ ให้ค่า LC<sub>50</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 1,594.6, 3,671.1 และ 4,716.7 มิลลิกรัม/ลิตร ค่า LC<sub>95</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 มีค่าเท่ากับ 28,581.9, 35,689.9 และ 132,386.7 มิลลิกรัม/ลิตร ตามลำดับ ส่วนสารสกัดขยายจากเนื้อในแมดีคสะเดาไทยมีค่า LC<sub>50</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 มีค่าเท่ากับ 1,616.0, 3,952.6 และ 9,912.5 มิลลิกรัม/ลิตร ค่า LC<sub>95</sub> เท่ากับ 29,683.3, 63,610.1 และ 61,962.7 ตามลำดับ ส่วนเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) ให้ประสิทธิภาพในการควบคุมรองลงมาคือ ให้ค่า LC<sub>50</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 17497.0, 18,028.1 และ 48,448.6 มิลลิกรัม/ลิตร ส่วนค่า LC<sub>95</sub> ต่อหนอนวัย 2, 3 และ 4 เท่ากับ 51,265.2, 53,488.2, และ 285,455.0 มิลลิกรัม/ลิตร ตามลำดับ ส่วนน้ำมันจากเนื้อในแมดีคสะเดาซ้ำ และน้ำมันจากเนื้อในแมดีคสะเดาไทยให้ประสิทธิภาพในการควบคุมน้อยมาก และให้ค่า Fiducial limit ที่ไม่สามารถคำนวณได้ หรือ IR นั่นเอง ซึ่งก็พบว่ามีค่า g > 1 (Finney, 1971) (ดังแสดงในตารางที่ 7-9) ซึ่งหมายความว่าความเข้มข้นของสารทดสอบซึ่งไม่เพียงพอที่จะทำให้หนอนตายได้

ในการทดลองนี้พบว่า การทดสอบประสิทธิภาพพิษของสาร โดยวิธีการ feeding พบร้าสาร Ambush<sup>®</sup> ให้ประสิทธิภาพสูงที่สุดคือ ให้ค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ต่ำกว่าทุกสารทดสอบ และสารสกัดขยายจากเนื้อในแมดีคสะเดาซ้ำ และเนื้อในแมดีคสะเดาไทยให้ผลและประสิทธิภาพดีรองลงมาตามลำดับ แต่หากวิธีการทดสอบแบบ feeding นี้ ผลการทดลองที่ได้จะเห็นว่า สารสกัดขยายจากเนื้อในแมดีคสะเดาซ้ำ และเนื้อในแมดีคสะเดาไทย จะให้ค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ต่ำกว่าการทดสอบแบบ topical application เป็นไปได้ว่าสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol และสาร azadirachtin น่าจะมีฤทธิ์ทางการกินมากกว่าทางการสัมผัส และในส่วนของเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1(Thuricide<sup>®</sup>) กลับพบว่าในการทดสอบแบบ feeding นี้ก็ให้ประสิทธิภาพรองลงมาจากสาร สกัดขยายจากเนื้อในแมดีคสะเดาไทย เมื่อจากเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1(Thuricide<sup>®</sup>) มีสาร delta-endotoxin ซึ่งมีสารพิษต่อระบบทางเดินอาหารของหนอน ดังนั้นจะเกิดสภาพพิษได้ต่อเมื่อได้รับการกินเข้าไป จึงยังผลให้เชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) มีประสิทธิภาพในการควบคุมรองลงมาจากการสกัดจากเนื้อในแมดีคสะเดาไทย ในส่วนของน้ำมันจากเนื้อในแมดีคสะเดาซ้ำ และน้ำมันจากเนื้อในแมดีคสะเดาไทยก็ไม่ให้ผลในการควบคุมเข่นเดียวกับการทดสอบแบบ topical application ดังผลจากการทดสอบพิษทางการสัมผัส และพิษทางการกินการกิน เมื่อพิจารณาเฉพาะค่าความเป็นพิษ LC<sub>50</sub> พบร้าสารที่มีประสิทธิภาพในการป้องกันกำจัดหนอนกระทู้ผักได้ดีที่สุดคือสาร permethrin (Ambush<sup>®</sup>) รองลงมาคือสารสกัดขยายจากเนื้อในแมดีคสะเดาซ้ำ และสารสกัดขยายจากเนื้อในแมดีคสะเดาไทย ตามลำดับ ดังแสดงในตารางที่ 10

นอกจากนั้นจากการทดสอบประสิทธิภาพของสารทดสอบที่มีต่อหนอนกระดูกวาก โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส พนว่าหนอนกระดูกวากวัยที่ 2 และ 3 ที่ทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง ที่ระดับความเข้มข้น 25,000 และ 30,000 มิลลิกรัม / ลิตร ลักษณะการตายที่พบคือ ลำตัวหี่ยว ผ่อน และมีสีคล้ำ ส่วนที่ทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ที่ระดับความเข้มข้น 25,000 และ 30,000 มิลลิกรัม / ลิตร ลักษณะการตายที่พบคือ ลำตัวหี่ยว ผ่อน และมีสีคล้ำ แต่เมื่อเปรียบเทียบลักษณะหนอนที่ทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง พนว่าสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างจะมีสีที่คล้ำมากกว่า

(ภาพที่ 7 และ 8)

ในการทดสอบด้วยวิธีการ ทดสอบพิษทางการกิน ต่อหนอนกระดูกวากวัยที่ 2 ที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม / ลิตร ด้วยสารทดสอบต่าง ๆ คือ สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และ สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย พนว่าจากหนอนจะมีลำตัวสีคล้ำแล้ว ยังมีคราบติดอยู่บนตัวหนอน เนื่องจากหนอนไม่สามารถถอดออกจากรากได้ตามปกติ ในชุดที่ทดสอบด้วยสาร permethrin พนว่าตัวหนอนมีสีคล้ำขึ้น ลำตัวบวมพอง (ภาพที่ 9) ส่วนหนอนกระดูกวากวัยที่ 3 ที่ทดสอบด้วยสารทดสอบที่ระดับความเข้มข้น 25,000 และ 30,000 มิลลิกรัม / ลิตร พนว่าสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างและสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย พนว่าหนอนจะมีลำตัวหี่ยว สีคล้ำ และไม่สามารถถอดออกจากรากได้ตามปกติ ในชุดที่ทดสอบด้วยสาร permethrin พนว่าหนอนมีลำตัวสีคล้ำขึ้น บวมพอง และชุดที่ทดสอบด้วยเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) พนว่าหนอนมีลำตัวบวมพอง แบนและ ลำตัวบุ่นขาว และมีน้ำสีขาวขึ้นกลืนเหมือนไอลอโภภานอกลำตัว (ภาพที่ 11)

ในการทดลองนี้เมื่อตรวจนับจำนวนการตายของหนอนกระดูกวากแล้ว พนว่ามีหนอนบางส่วนที่ยังไม่ตาย และเมื่อนำมาทำการศึกษาต่อ โดยเลี้ยงในสภาพปศุสั�ารณ์ เพื่อสังเกตลักษณะการเจริญเติบโต ผลปรากฏว่า หนอนสามารถเจริญเติบโตต่อไปได้ แต่จะมีลักษณะที่ผิดปกติไป เช่น หนอนที่ทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย พนพว่าหนอนจะมีรูปร่างที่เล็กกว่าปกติ ลำตัวอ่อน ไม่สามารถเจริญเติบโตเข้าสู่ระยะคักได้ (ภาพที่ 11 และ 12) หรือหากมีการเจริญเติบโตเข้าสู่ระยะคักแล้วได้ ก็จะมีลักษณะบางประการที่ผิดปกติไป เช่น มีขนาดเล็ก คักแล้วมีลักษณะบวมพอง และส่วนมากไม่สามารถเข้าสู่ระยะตัวเต็มวัยได้ (ภาพที่ 13) มีคักແฉบางตัวที่สามารถเจริญไปเป็นผีเสื้อตัวเต็มวัยได้ แต่มีลักษณะที่ผิดปกติ เช่น ตัวเล็ก มีลักษณะปีกที่ผิดปกติ คือ ปีกงอพับไม่สามารถบินได้ ตลอดจนเมื่อนำไปผสมพันธุ์กับผีเสื้อปกติ พนว่าผีเสื้อดังกล่าวไม่สามารถที่จะผสมพันธุ์ได้ (ภาพที่ 14)

ในส่วนของสารสกัดในกลุ่มของสะเดา จะเป็นสารพาก azadirachtin, triterpenoids และ malantriol ซึ่งสาร azadirachtin มีฤทธิ์ในการจ่าแมลง เพราะเมื่อแมลงได้รับสารเข้าสู่ร่างกาย สาร azadirachtin จะมีผลไปยังชั้น การทำงานของ monooxygenase enzyme ซึ่งเป็นเอนไซม์ที่แปลงสังเคราะห์ขึ้นเพื่อใช้ในกระบวนการ xenobiotics หรือการทำลายสิ่งแปรเปลี่ยนปือนที่เข้าสู่ร่างกาย แมลง หรือลดสภาพพิษของสารนั้นแล้วขับถ่ายออกนอกร่างกาย โดยทำให้สารแปรเปลี่ยนปือนนั้นอยู่ในรูป hydrophilic หรือการละลายน้ำออกมานั่นเอง ดังนั้นหากเอนไซม์ monooxygenase ถูกรบกวนจะทำให้สิ่งแปรเปลี่ยนปือนเพิ่มปริมาณสูง และเข้าสู่ระบบย่อยอาหารของแมลงได้ ตลอดจนทำให้เกิดสภาพความเป็นพิษในระบบย่อยอาหาร แต่การทดลองไม่มีความแน่นอนว่า หนอนทดสอบทุกตัวจะได้รับปริมาณสารทดสอบเท่ากันหรือไม่ เนื่องจากเปลี่ยนอาหารให้หนอนทุกวัน และมีอาหารบางชิ้นที่หนอนในวัยที่ 2 กินไม่หมด

สาร azadirachtin มีผลขับยั้งการเจริญเติบโต จากการทดลองหนอนที่ทดสอบตัวใดที่ไม่ตายจะนำมาเลี้ยงและศึกษาต่อจะเห็นว่าหนอนกระทู้ผักจะมีลักษณะของคอกแค่ที่ผิดปกติ และคอกเด่นนั้นจะตายไปในที่สุด หรือหากแม้มเจริญต่อไปได้ ก็จะกลายเป็นผีเสื้อตัวเต็มวัยที่ผิดปกติ เช่น ตัวเล็กมาก มีปีกที่ไม่สมบูรณ์ไม่สามารถบินได้ ตลอดจนไม่สามารถสืบพันธุ์ได้ เนื่องจากสาร azadirachtin มีผลในการขับยั้งการสังเคราะห์ hormone เกี่ยวกับ กระบวนการ metamorphosis ของแมลง (สุกานี, 2540) ตลอดจนสารสกัดจากเศษเดือนแมลงจะสามารถสร้างความด้านทานได้น้อยมาก เนื่องจาก gene ที่ควบคุมการสร้างความด้านทานในหลาย ๆ ลักษณะ ดังกล่าว จะอยู่บน Loci คงตำแหน่งของ gene หากสามารถสร้างความด้านทานได้ มีการคำนวณไว้ว่าใช้เวลาประมาณ 1,000 ปี จึงสามารถสร้างความด้านทานได้ (Metcalf, 1989)

และได้มีการศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากสะเดา พนว่าหากใช้สาร azadirachtin ที่ระดับความเข้มข้นไม่น้อยกว่า 0.3 เปอร์เซ็นต์ จากการประยุกต์ใช้ในสภาพแเปล่ง พนว่าสามารถป้องกันกำจัดแมลงศัตรูได้หลายชนิด โดยมีประสิทธิภาพดีในการป้องกันกำจัด หนอนกระทู้ผัก หนอนหลอดหอน หนอนไข่ตัก หนอนแก้วส้ม เพลี้ยอ่อน และเพลี้ยไก่แจ้ มีประสิทธิภาพปานกลางในการควบคุม หนอนเจ้าสนอฝ้าย หนอนเจ้ากระถั่ว แมลงวันทอง เพลี้ยไฟ และแมลงหวีขาว ส่วนแมลงศัตรูที่ไม่มีประสิทธิภาพในการควบคุมคือ ด้วงปีกแข็งกัดกินใบ และหนอนม้วนใบ (ขวัญชัย, 2540)

ตารางที่ 4 ค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ของสารพหุฤทธิ์ที่มีต่อหนอนกรรดผึ้งกวายที่ 2 ที่ทดสอบโดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)  
ที่เวลา 72 ชั่วโมงหลังการทดสอบ

สารทดสอบ	LC <sub>50</sub>				LC <sub>95</sub>			
	mg./l.		Fiducial limit		mg./l.		Fiducial limit	
	Lower	Upper	Lower	Upper	Lower	Upper	Lower	Upper
สารสกัดขยายปูนในเมล็ดตงตาชาไทย	11,037.2	8,893.4	13,656.0	74,482.3	46,852.7	168,001.9		
สารสกัดขยายปูนในเมล็ดตงตาชาไทย	5,255.2	3,983.9	6,617.0	45,727.2	30,726.7	83,993.0		
ผึ้งมันจากน้ำอ่อนในเมล็ดตงตาชาไทย	48,334.2	IR	IR	115,854.4	IR	IR		
ผึ้งมันจากน้ำอ่อนในเมล็ดตงตาชาไทย	35,445.7	26,608.6	81,072.8	152,571.7	74,353.5	1,996,423.0		
เชื้อแบคทีเรีย <i>B.thuringiensis</i> (Thuricide <sup>®</sup> )	68,755.3	IR	IR	290,026.0	IR	IR		
สารกำจัดแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> )	116.6	55.6	191.9	4,360.6	2,142.1	14,982.2		

#### หมายเหตุ

ที่มา : ตารางผนวກที่ 1 ถง 12

IR = Impossible range ( $g > 1$ )

ตารางที่ 5 ค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหนอนกระดูกวัยที่ 3 ที่ทดสอบโดยวิธีการ ทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)  
ที่เวลา 72 ชั่วโมงหลังการทดสอบ

สารทดสอบ	mg/l.	LC <sub>50</sub>		LC <sub>95</sub>		
		Fiducial limit		mg/l.	Fiducial limit	
		Lower	Upper		Lower	Upper
สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	16,405.3	13,623.6	19,237.0	82,687.7	51,749.1	200,873.6
สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	8,833.3	6,508.8	12,132.2	87,233.4	90,034.0	661,239.0
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	52,056.4	IR	IR	102,057.0	IR	IR
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	42,847.3	30,866.4	286,771.8	140,571.9	63,131.6	63,131.6
เชื้อแบคทีเรีย <i>Bacillus thuringiensis</i> (Thuricide <sup>®</sup> )	77,088.8	IR	IR	200,710.6	IR	IR
สารพาร์เมทرين permethrin (Ambush <sup>®</sup> )	181.5	96.1	290.2	7,964.1	4,116.2	4,116.2

หมายเหตุ

ที่มา : ตารางผนวกที่ 13 ถึง 24

IR = Impossible range (g > 1)

ตารางที่ 6 ค่า  $LC_{50}$  และ  $LC_{95}$  ของสารทดสอบที่มีต่อหนอนกระดูกศีรษะวัยที่ 4 ที่ทดสอบโดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมงหลังการทดสอบ

สารทดสอบ	$LC_{50}$			$LC_{95}$		
	mg./l.	Fiducial limit		mg./l.	Fiducial limit	
		Lower	Upper		Lower	Upper
สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	22,684.2	17,873.7	33,801.6	149,626.1	75,848.3	667,150.4
สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	19,686.9	15,292.0	18,969.9	177,376.9	85,032.2	834,700.0
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	NE	NE	NE	NE	NE	NE
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	NE	NE	NE	NE	NE	NE
เชื้อแบนคทีเรีย <i>Bacillus thuringiensis</i> (Thuricide <sup>®</sup> )	NE	NE	NE	NE	NE	NE
สารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> )	1,435.7	1,018.2	1,959.9	33,418.4	19,975.2	68,101.3

หมายเหตุ

ที่มา : ตารางผนวกที่ 25 ถึง 30

NE= Non Effective

ตารางที่ 7 ค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหนอนกระดูกงั้กวัยที่ 2 จากการทดสอบโดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)  
ที่เวลา 72 ชั่วโมงหลังการทดสอบ

สารทดสอบ	LC <sub>50</sub>		LC <sub>95</sub>			
	mg/l.	Fiducial limit		mg/l.	Fiducial limit	
		Lower	Upper		Lower	Upper
สารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	1,616.0	1,116.0	2,207.4	29,683.3	18,601.1	57,288.5
สารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	1,594.6	1,102.1	21,94.3	28,581.9	16,877.0	62,347.4
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	49,517.2	32,503.6	1,837,233.0	200,120.3	72,525.0	29,752,500.0
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	29,210.4	21,355.8	58,526.9	250,448.5	99,093.8	3,059,088.0
เชื้อแบคทีเรีย <i>Bacillus thuringiensis</i> (Thuricide <sup>®</sup> )	17,497.0	15,732.4	21,101.3	15,265.2	38,262.0	86,444.6
สารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> )	75.5	27.0	138.4	3,594.6	1,691.8	14,575.9

หมายเหตุ

ที่มา : ตารางผนวกที่ 31 ลิ๊ง 42

ตารางที่ 8 ค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหนอนกระดูกผักวัยที่ 2 จากการทดสอบโดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมงหลังการทดสอบ

สารทดสอบ	LC <sub>50</sub>			LC <sub>95</sub>		
	mg/l.	Fiducial limit		mg/l.	Fiducial limit	
		Lower	Upper		Lower	Upper
สารสกัดหอยนางรมในเมล็ดสะเดาไทย	3,952.6	2,613.8	4,855.7	63,610.1	38,319.6	135,946.3
สารสกัดหอยนางรมในเมล็ดสะเดาช้าง	3,671.1	2,960.6	5,053.4	35,689.9	24,568.1	61,735.0
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	59,494.0	IR	IR	164,459.1	IR	IR
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	43,525.9	29,443.1	163,711.4	253,069.7	93,015.7	11,313,230.0
เชื้อแบคทีเรีย <i>Bacillus thuringiensis</i> (Thuricide <sup>®</sup> )	18,028.1	5,732.4	21,161.3	53,488.2	38,266.6	86,444.6
สารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> )	107.3	46.7	180.8	4,528.5	2,007.4	21,902.4

หมายเหตุ

ที่มา : ตารางผนวกที่ 43 ถึง 54

IR = Impossible range (g > 1)

ตารางที่ 9 ค่า LC<sub>50</sub> และ LC<sub>95</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหนอนกระดูกงั้กวัยที่ 2 จากการทดสอบโดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)  
ที่เวลา 72 ชั่วโมงหลังการทดสอบ

สารทดสอบ	LC <sub>50</sub>			LC <sub>95</sub>		
	mg/l.	Fiducial limit		mg/l.	Fiducial limit	
		Lower	Upper		Lower	Upper
สารสกัดหอยนางเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	9,912.5	7,988.0	12,106.3	61,962.7	40,788.1	126,352.9
สารสกัดหอยนางเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	4,716.7	3,326.2	6,417.2	132,386.7	67,989.6	380,063.0
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	NE	NE	NE	NE	NE	NE
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	NE	NE	NE	NE	NE	NE
เชื้อแบคทีเรีย <i>Bacillus thuringiensis</i> (Thuricide <sup>®</sup> )	48,448.6	30,806.0	162,7715.0	285,455.0	85,982.0	89,516,190.0
สารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> )	342.2	200.1	523.4	12,138.7	6,279.1	33,649.1

หมายเหตุ

ที่มา : ตารางผนวกที่ 55 ถึง 62

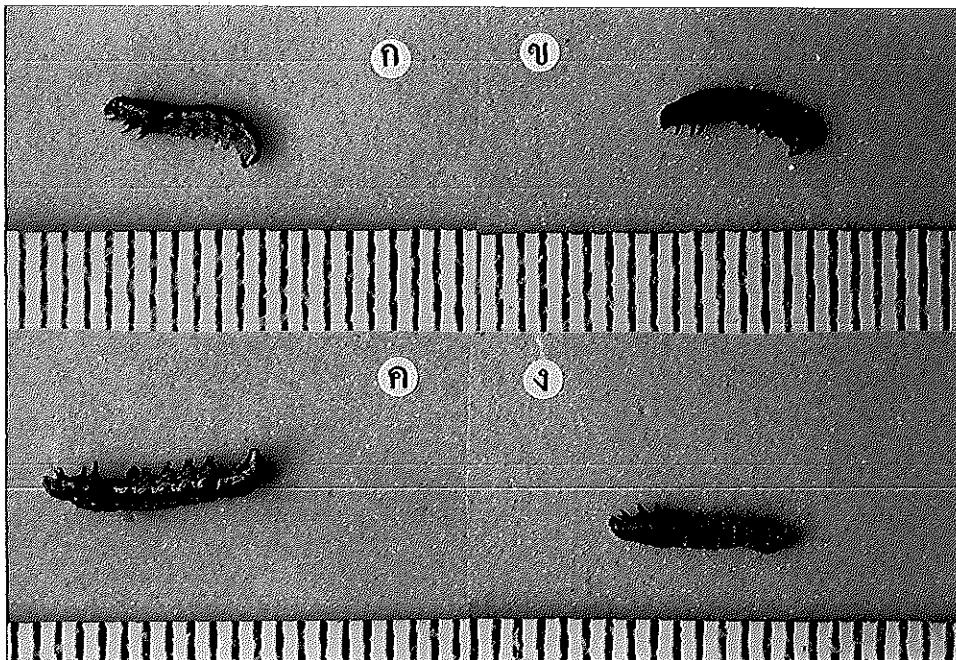
NE = Non Effective

ตารางที่ 10 ค่า LC<sub>50</sub> ของสารทดสอบที่มีต่อหนอนกระดูกงัววัยที่ 2, 3 และ 4 ที่ทดสอบด้วยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity) และการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity) ที่เวลา 72 ชั่วโมงหลังการทดสอบ

สารทดสอบ	LC <sub>50</sub> (mg/L)					
	Topical application method			Feeding method		
	2 <sup>nd</sup> instar	3 <sup>rd</sup> instar	4 <sup>th</sup> instar	2 <sup>nd</sup> instar	3 <sup>rd</sup> instar	4 <sup>th</sup> instar
สารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	11,037.2	16,405.3	22,684.2	1,616.0	3,952.6	9,912.5
สารสกัดหยาบจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	5,255.2	8,833.3	19,686.9	1,594.6	3,671.1	4,716.7
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย	48,334.2	52,056.4	NE	49,517.2	59,494.0	NE
น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง	35,445.7	42,847.3	NE	29,210.4	43,525.9	NE
เชื้อแบนคทีเรีย <i>Bacillus thuringiensis</i> (Thuricide <sup>®</sup> )	68,755.3	77,088.8	NE	17,497.0	18,028.1	48,448.6
สารฆ่าแมลง permethrin (Ambush <sup>®</sup> )	116.6	181.5	1,435.7	75.5	107.3	342.2

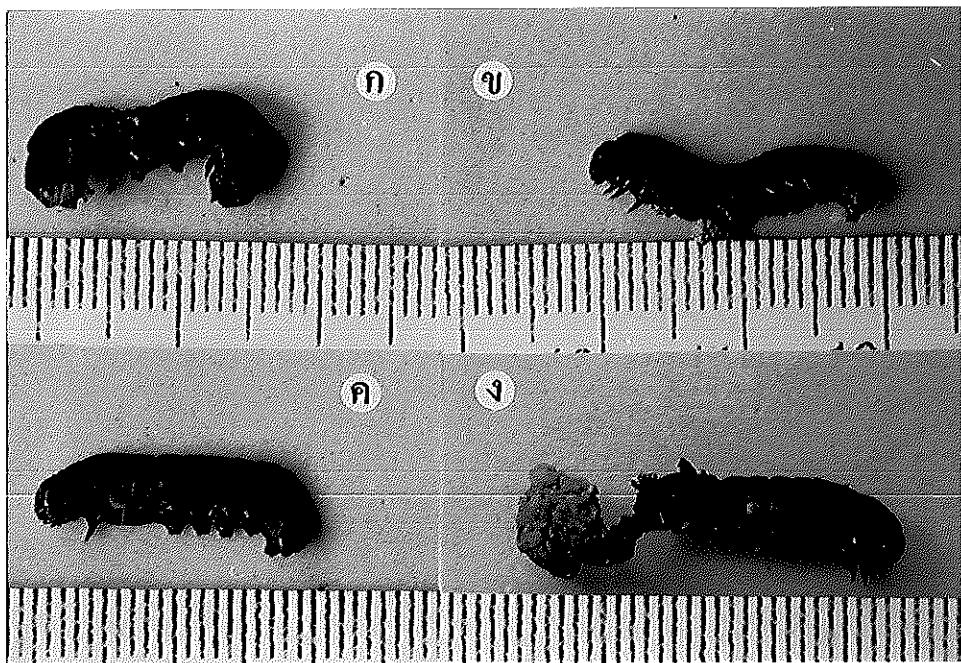
หมายเหตุ

NE หมายถึง Non effective



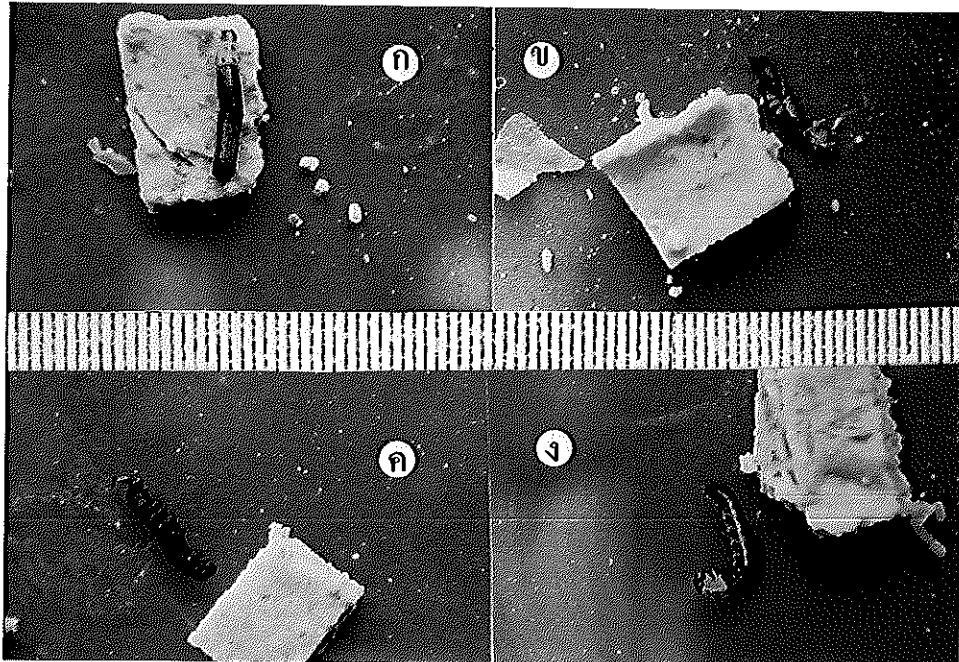
ภาพที่ 7 แสดงลักษณะของหนอนกระทุ่กวัยที่ 2 หลังการทดสอบคุณภาพด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง และสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย ที่ทดสอบพิมพ์ทางการสัมผัส

- ก. ทดสอบคุณภาพด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้างที่ระดับความเข้มข้น 25,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ข. ทดสอบคุณภาพด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้างที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ค. ทดสอบคุณภาพด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทยที่ระดับความเข้มข้น 25,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ง. ทดสอบคุณภาพด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทยที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร



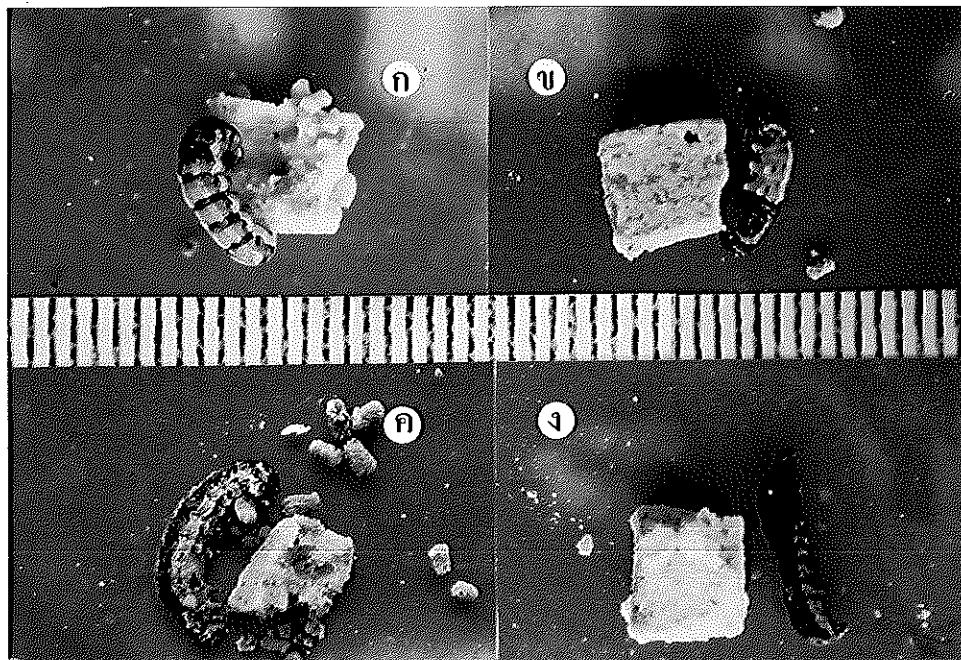
ภาพที่ 8 แสดงลักษณะของหมอนกระดูกหัวที่ 3 หลังการทดสอบด้วยสารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดเศษเดาช้าง และสารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดเศษเดาไทย ที่ทดสอบพิษทางการสัมผัส

- ก. ทดสอบด้วยสารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดเศษเดาช้าง ที่ระดับความเข้มข้น 25,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ข. ทดสอบด้วยสารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดเศษเดาช้าง ที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ค. ทดสอบด้วยสารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดเศษเดาไทย ที่ระดับความเข้มข้น 25,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ง. ทดสอบด้วยสารสกัดหมายจากเนื้อในเม็ดเศษเดาไทย ที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร



ภาพที่ 9 แสดงลักษณะของหนอนกระดูกวัยที่ 2 หลังการทดสอบด้วยสารสกัดหางานจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้าง และสารสกัดหางานจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย และสารฆ่าแมลง permethrin ( Ambush<sup>®</sup> ) ที่ทดสอบพิษทางการกิน

- ก. หนอนที่เจริญเติบโตและลอกคราบตามปกติ
- ข. ทดสอบด้วยสารสกัดหางานจากเนื้อในเม็ดสะเดาช้างที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ค. ทดสอบด้วยสารฆ่าแมลง permethrin ( Ambush<sup>®</sup> ) ที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ง. ทดสอบด้วยสารสกัดหางานจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย ที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร



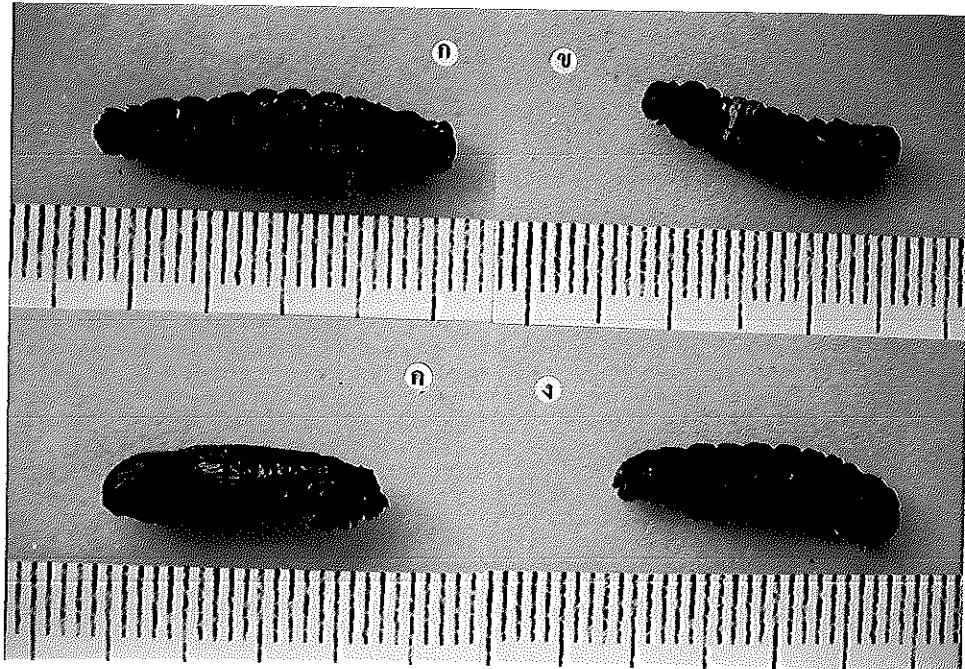
ภาพที่ 10 แสดงลักษณะของหอนอนกระตุ้นผักวัยที่ 3 หลังการทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ้าง สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย เชือแบคทีเรีย *Bacillus thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) และสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ที่ทดสอบพิษทางการกิน

ก. ทดสอบด้วยเชือแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร

ข. ทดสอบด้วยสาร สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ้างที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร

ค. ทดสอบด้วยสาร สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาซ้างที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร

ง. ทดสอบด้วย สารฆ่าแมลง permethrin ( Ambush<sup>®</sup>) ที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร



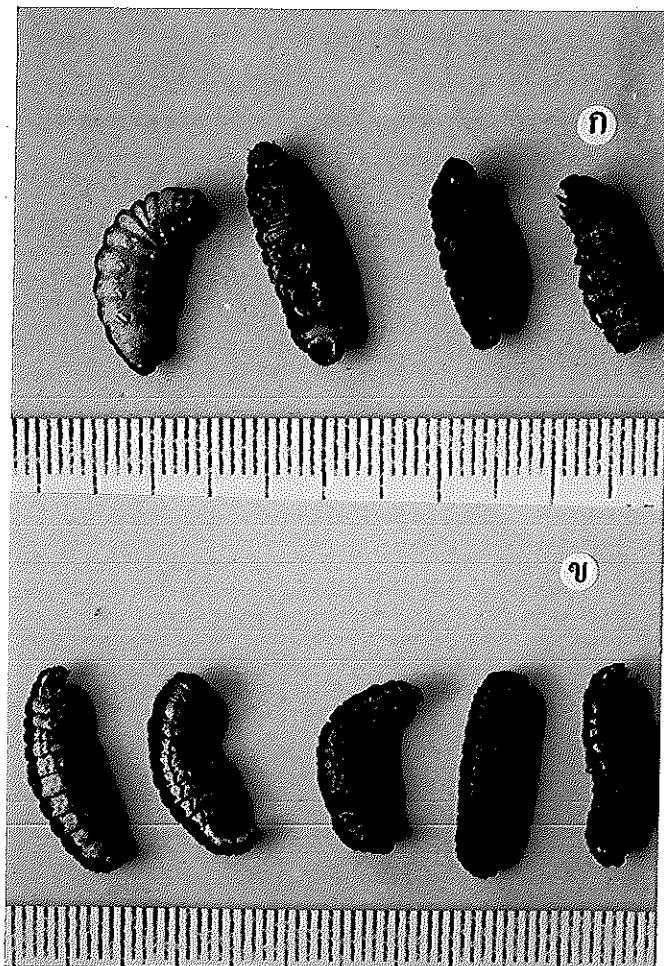
ภาพที่ 11 แสดงลักษณะของหนอนกระดูกวัยที่ 6 และดักแด้ที่พิคปิกติหลังการทดสอบด้วยสารสกัดหมายจากเนื้อในแมลงสะเดาซึ่งที่ทำการศึกษาต่อ

ก. ทดสอบที่ระดับความเข้มข้น 25,000 มิลลิกรัม/ลิตร ที่ทดสอบพิษทางการสัมผัส

ข. ทดสอบที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร ที่ทดสอบพิษทางการสัมผัส

ค. ทดสอบที่ระดับความเข้มข้น 25,000 มิลลิกรัม/ลิตร ที่ทดสอบพิษทางการกิน

ง. ทดสอบที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร ที่ทดสอบพิษทางการกิน



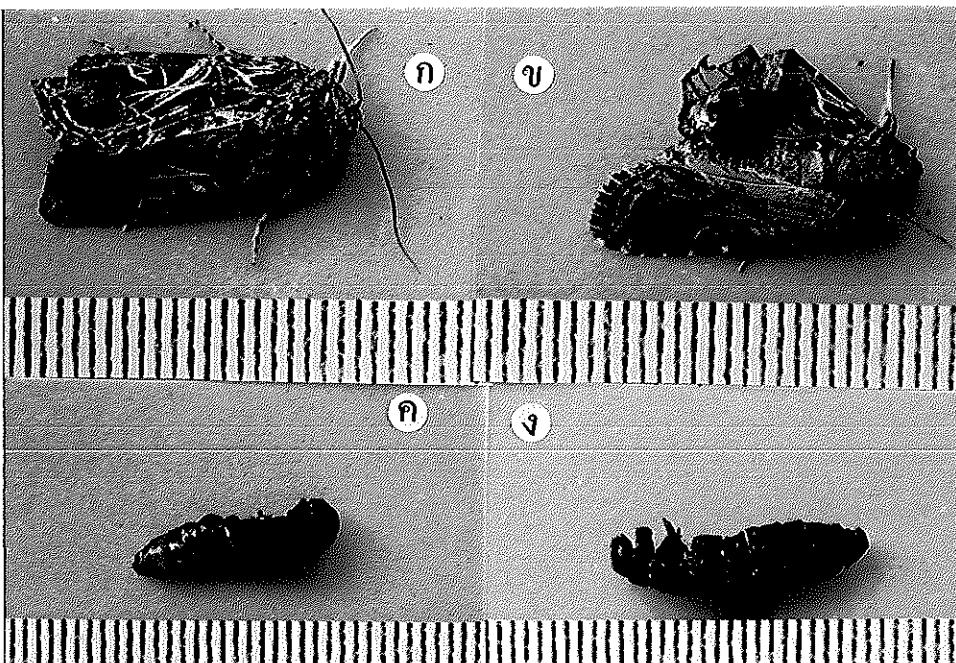
ภาพที่ 12 ลักษณะของหนอนกระทุกที่พิคปักก่อนเข้าสู่ระบบดักแด้ หลังการทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดคีเดาช้างและสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดคีเดาไทย ที่ทดสอบพิษทางการกิน

- ก. หนอนกระทุก ก่อนเข้าสู่ระบบดักแด้ (ปกติ) และ ชุดที่ทดสอบและสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดคีเดาไทย ที่ระดับความเข้มข้น 20,000, 25,000 และ 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร (เรียงลำดับจากซ้ายไปขวา)
- ข. หนอนกระทุกที่ทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดคีเดาช้าง ที่ระดับความเข้มข้น 12,000, 15,000, 20,000, 25,000 และ 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร (เรียงลำดับจากซ้ายไปขวา)



ภาพที่ 13 ลักษณะของดักแด๊นออนไลนกระดูกที่ผิดปกติหลังการทดสอบด้วยสารสกัดหยาบ  
จากเนื้อในเม็ดสะเดาช้างและสารสกัดหยาบจากเนื้อในเม็ดสะเดาไทย ที่ทดสอบ  
พิษทางการกิน

- ก. ดักแด๊ (ปกติ) และ ชุดที่ทดสอบและสารสกัดหยาบจากเนื้อในเม็ดสะเดา  
ไทย ที่ระดับความเข้มข้น 15,000, 20,000, 20,000, 25,000 และ 30,000  
มิลลิกรัม/ลิตร (เรียงลำดับจากซ้ายไปขวา)
- ข. ดักแด๊ (ปกติ) และ ชุดที่ทดสอบและสารสกัดหยาบจากเนื้อในเม็ดสะเดา  
ช้าง ที่ระดับความเข้มข้น 15,000, 20,000, 20,000, 25,000 และ 30,000  
มิลลิกรัม/ลิตร (เรียงลำดับจากซ้ายไปขวา)



ภาพที่ 14 ดักแด้และฟีเสื้อหนอนกระเพาะที่ผิดปกติ หลังการทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาซ่าง ที่ทดสอบพิษทางการกิน ที่ทำการศึกษาต่อ

- ก. ลักษณะฟีเสื้อปกติ
- ข. ลักษณะฟีเสื้อที่ผิดปกติหลังการทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาซ่างที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ค. ลักษณะดักแด้ที่ผิดปกติหลังการทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาซ่างที่ระดับความเข้มข้น 25,000 มิลลิกรัม/ลิตร
- ง. ลักษณะดักแด้ที่ผิดปกติหลังการทดสอบด้วยสารสกัดขยายจากเนื้อในเม็ดสะเดาซ่างที่ระดับความเข้มข้น 30,000 มิลลิกรัม/ลิตร

### 3.3 การทดสอบการลดปริมาณของประชากรของหนอนกระเพี้ยงกับต้นพืช

ทดสอบเฉพาะหนอนวัยที่ 2 เนื่องจากเป็นวัยที่พบมากในแปลงของเกษตรกร โดยทดสอบกับสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ด世家ช้าง และเนื้อในเมล็ด世家โคไทร โดยนึ่ดพ่นสาร เมื่อนับจำนวนหนอนก่อนการฉีดพ่น และหลังการฉีดพ่น 3 วัน พบร้าสารสกัดจากเนื้อในเมล็ด世家ช้าง ให้ประสิทธิภาพดีกว่าสารสกัดจากเนื้อในเมล็ด世家โคไทร เมื่อนำจำนวนหนอนที่พบบนต้นผักหวานตั้ง ไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์เฉลี่ยของหนอนที่พบร้า และเปอร์เซ็นต์ของหนอนที่ลดลงได้ผลการทดลอง ดังแสดงในตารางที่ 11

ตารางที่ 11 แสดงจำนวนเฉลี่ยที่พบร้าและจำนวนเฉลี่ยที่ลดลงของหนอนกระเพี้ยงวัยที่ 2 ที่พบบนต้นพืชหลังการฉีดพ่นด้วยสารสกัดจากเนื้อในเมล็ด世家ช้างและสารสกัดจากเนื้อในเมล็ด世家โคไทร ที่เวลา 72 ชั่วโมง

สารทดสอบ	ความเข้มข้นของ	จำนวนเฉลี่ย	จำนวนเฉลี่ย	SD
	สารทดสอบ	หนอนที่พบร้า	หนอนที่ลดลง	
	(มก./ลิตร)	(%)	(%)	
<b>สารสกัดขยายจากเนื้อใน</b>				
เมล็ด世家โคไทร	20,000	68	32	10.95
	25,000	56	44	10.84
	30,000	40	60	8.94
<b>สารสกัดขยายจากเนื้อใน</b>				
เมล็ด世家ช้าง	20,000	60	40	8.94
	25,000	36	64	16.75
	30,000	24	76	10.96
ชุดควบคุม	-	100	0	0

หมายเหตุ 1 ช้ำ/กวางตุ้ง 5 ต้น 1ต้น ใส่หนอนกระเพี้ยงวัยที่ 2 จำนวน 5 ตัว

เมื่อทำการทดสอบประสิทธิภาพการขับยึดการเข้าทำลายของแมลง ของสารระหว่างสารสกัดขยายจากเนื้อในแมล็ดสะเดาช้าง และสารสกัดขยายจากเนื้อในแมล็ดสะเดาไทย ต่อหนอนกระทุ่ปักษ์ที่ 2 พนว่า สารสกัดจากเนื้อในแมล็ดสะเดาช้าง ให้ผลการใช้ควบคุมดีกว่าสารสกัดขยายจากเนื้อในแมล็ดสะเดาไทย เนื่องจากหลังการฉีดพ่นพนว่ามีกลิ่นเหม็นคุนมากกว่าสะเดาไทย จากการทดสอบ พบร่วมกันว่า สารสกัดขยายจากเนื้อในแมล็ดสะเดาทั้ง 2 ชนิด สามารถที่จะควบคุมปริมาณของหนอนกระทุ่ปักษ์ โดยอาจจะเป็นเพราะว่ากลิ่นของสารสกัดขยายจากเนื้อในแมล็ดสะเดาทั้ง 2 ชนิด ซึ่งมีกลิ่นที่ค่อนข้างคุน แต่โดยธรรมชาติแล้ว สารสกัดจากธรรมชาติจะถูกดูดซึมน้ำง่ายรวดเร็ว ดังนั้น การที่จะนำสารสกัดนี้ไปใช้ เกษตรกรควรที่จะมีการฉีดพ่นป้องกัน (ชุ่น, 2536)

ตลอดจนในการที่จะประยุกต์ใช้ ควรมีการเพิ่มประสิทธิภาพของสารสกัด โดยการใส่สารจับไบ และสาร emulsifier เพื่อใช้ในการผสมกับน้ำ จะทำให้สารนั้นจับติดตันพืชได้นานขึ้น และมีการใส่สารเพิ่มประสิทธิภาพ เช่น PBO (piperonyl butoxide) ซึ่งเป็นสารเสริมฤทธิ์จะทำให้สารออกฤทธิ์ผสมกับตัวทำลายได้มากขึ้น ซึ่งส่งผลให้สารสกัดที่ใช้มีประสิทธิภาพดีมากขึ้นด้วย นอกจากนี้ wetting agent ก็เป็นสารที่ช่วยเพิ่มประสิทธิภาพเมื่อเกษตรกรฉีดพ่นซึ่งสารกลุ่มนี้จะทำให้สารที่ใช้นั้นมีพื้นที่ในการสัมผัสกับใบพืชมากขึ้น ทำให้เป็นการเพิ่มโอกาสที่จะทำให้แมลงกินสารสกัดเพิ่มมากขึ้นด้วย (Sombatsiri and Temboonkeat, 1983) นอกจากนี้ควรเลือกใช้เครื่องฉีดพ่นที่เหมาะสมกับสภาพพื้นที่ที่ทำการฉีดพ่น เพื่อยังผลให้เกิดประสิทธิภาพในการควบคุมมากยิ่งขึ้น

## บทที่ 4

### สารเคมี

จากการทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง (*A. excelsa*. Jack.) ที่มีต่อการตายของหนอนกระดูกผัก (*S. a. litura*) วัยที่ 2, 3 และ 4 โดยเบริญเทียนกับสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย (*A. indica* var. *siamensis* Vale.) เชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) และสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>)

การสกัดสารออกฤทธิ์จากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ใช้วิธีการแช่ยุ่ง (maceration) โดยใช้สารละลาย n-hexane ในการแช่สกัดครั้งแรก ซึ่งผลิตภัณฑ์ที่ได้คือ น้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย (oil) จากนั้นทำการแช่สกัดต่อด้วยสารละลาย methanol ซึ่งสารที่ได้คือสารสกัดขยาย (crude extracts) แล้วนำสารทดสอบที่ได้ไปทดสอบประสิทธิภาพ 3 วิธี คือ ทดสอบพิษทางการสัมผัส ทดสอบพิษโดยการกิน และทดสอบในการยับยั้งการลดจำนวนของประชากรหนอนกระดูกบนต้นพืช

การทดสอบพิษสัมผัส สาร permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ให้ประสิทธิภาพดีที่สุด สารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างมีประสิทธิภาพ และสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทยมีประสิทธิภาพรองลงมาตามลำดับ ในส่วนของน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย รวมทั้งเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) ไม่มีประสิทธิภาพในการควบคุม น้ำมันของทั้งสะเดาช้างและสะเดาไทยจะมีความถี่มาก เมื่อสัมผัสกับตัวหนอนสักครู่จะถูกล่าม ให้การดูดซึมสารได้ดี ทำให้หนอนสามารถดูดซึมสารได้ตามปกติ เมื่อเปรียบเทียบกับสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างและสารสกัดขยายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย พนวณว่ามีประสิทธิภาพแตกต่างกันมาก

ส่วนการทดสอบพิษโดยการกิน พบร้าสารฆ่าแมลง permethrin ( Ambush<sup>®</sup>) มีประสิทธิภาพสูงสุด สารสกัดหมายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างมีประสิทธิภาพ สารสกัดจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย และเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) มีประสิทธิภาพรองลงมาตามลำดับ ในส่วนของน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้าง และน้ำมันจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ไม่มีประสิทธิภาพในการควบคุม ในการทดสอบพิษโดยการกินนี้ พบร้าค่า LC<sub>50</sub> และค่า LC<sub>95</sub> จะมีค่าต่ำกว่าการทดสอบพิษโดยการสัมผัส ดังนั้นสาร 1-tigloyl-3-acetylazadirachtol และสาร azadirachtin น่าจะมีพิษทางการกินมากกว่าพิษทางการสัมผัส และเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* HD-1 (Thuricide<sup>®</sup>) พบร้า การทดสอบพิษทางการกินมีประสิทธิภาพในการควบคุม หนองกระถั่กมากกว่าพิษทางการสัมผัส เนื่องจากมีสารออกฤทธิ์ δ-endotoxin ซึ่งสารนี้จะมีพิษต่อระบบทางเดินอาหาร

ส่วนในการทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัดหมายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างและสาร สกัดหมายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย ต่อการลดจำนวนประชากรของหนองกระถั่กวัยที่ 2 บนต้น พบร้า สารสกัดหมายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างมีประสิทธิภาพในการลดจำนวนประชากรของ หนองกระถั่กวัยที่ 2 บนต้นพบร้าได้ดีกว่าสารสกัดหมายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาไทย หากมีการพัฒนาระบบการสกัด เพื่อให้ได้สารออกฤทธิ์ในปริมาณสูง จะทำให้เกิดประสิทธิภาพของการนำไปประยุกต์ใช้ในการควบคุมแมลงศัตรูพืช เนื่องจากสารสกัดจากเมล็ดสะเดาเป็นสารที่ ปลอดภัยต่อเกษตร ผู้บริโภค ตลอดจนสัตว์แวดล้อม (FAO, 1994) นอกจากนี้ควรจะมีการศึกษาวิจัย การใช้สารสกัดหมายจากเนื้อในเมล็ดสะเดาช้างในสภาพแเปล่งปลั่งปฐกของเกษตรกร และการศึกษา ทัศนาการป้องกันด้วยสูตรสำเร็จ ซึ่งเป็นสิ่งที่สำคัญที่จะบอกได้ว่า สารสกัดหมายจากเนื้อในเมล็ด สะเดาช้าง มีประสิทธิภาพในการป้องกันกำจัดหนองกระถั่กและแมลงศัตรูพืชชนิดอื่น ได้จริง ต่าง ผลให้เกิดการยอมรับของเกษตรกรและสามารถทำให้ผู้ประกอบการที่สนใจนำไปสู่กระบวนการผลิตในระดับมาตรฐานต่อไป

## เอกสารอ้างอิง

กรมวิชาการเกษตร. 2537. หลักและวิธีการผลิตพักอนามัย. กรุงเทพฯ : โครงการน้ำร่องการผลิตพักผลไม้สดอนามัย กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

กรมส่งเสริมวิชาการเกษตร. 2539. สถิติการปลูกพืชหกทั่วประเทศไทย ปีการเพาะปลูก 2535/36-2537/38. กรุงเทพฯ : ฝ่ายวิเคราะห์ข้อมูลส่งเสริมการเกษตร กองแผนงาน กรมส่งเสริมการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

กองวัตถุนิพิษการเกษตร. 2539. สะเดาสารธรรมชาติทางการเกษตร. กรุงเทพฯ : กองวัตถุนิพิษการเกษตร กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

ขวัญชัย สมบัติศิริ. 2540. สะเดามิตรใหม่ของการป้องกันกำจัดแมลง. กรุงเทพฯ : ภาควิชาภัณฑ์วิทยาศาสตร์เกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

งานวิจัยพืชสมุนไพรและเครื่องเทศ. 2532. พืชสมุนไพร : พืชถอน. กรุงเทพฯ : กองพุทธศาสตร์และวิชาชีพ กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

จรัล พรคุณธรรม. 2542. ความก้าวหน้าของ ศตอ. กับระบบประกันคุณภาพ. ใน รายงานการสัมมนาการตรวจสอบคุณภาพสินค้าเกษตรเพื่อการส่งออก (ศตอ.). กองเกษตรเคมี กรมวิชาการเกษตร ณ โรงแรมเดอะรอดี้พาราไดซ์ จังหวัดภูเก็ต 5-6 สิงหาคม 2542 หน้า 12-16.

จุฑามาส ศตสุ. 2526. การควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยการใช้จุลินทรีย์ในทางชีววิธี. ว. สงขลา นครินทร์ (วิทย.) 5 : 381-384.

ชัยพัฒน์ จิระธรรมชาติ. 2539. ทำอย่างไรจึงจะใช้สารสกัดจากสะเดาให้ได้ผล. ว. กีฏและสัตว์วิทยา 18 : 55-60.

ชุ่น เปรนัยเจริญ. 2536. การใช้สารสกัดจากพืชควบคุมศัตรูพืช. นสพ. กสิกร 66(6): 595-599.

โภคชัย พรมหมาดพาย. 2537. ไม้สะเดาและการใช้สารสกัดสะเดาป้องกันกำจัดแมลง.

กรุงเทพฯ : อโกรคอมมิวนิคัท.

ณรงค์ โภมเคลา. 2536. การใช้พืชสมุนไพรและพืชถอน. ใน รายงานการสัมมนา การใช้สารสกัดจากพืชเพื่อป้องกันกำจัดศัตรูทางการเกษตร. ณ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่. 6-8 พฤษภาคม 2536. หน้า 12-15.

พิพิธวีดี อรรถธรรม. 2535. โรควิทยาของแมลง กรุงเทพฯ : ภาควิชาเกี๊ยววิทยาคณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

บงกชรัตน์ สมิตานนท์, ชัยพัฒน์ จิราธรรมจารี และอรุณณ์ แสงวนิชย์. 2534. การศึกษาปริมาณสารออกฤทธิ์จากส่วนต่าง ๆ ของสะเดาต่างสายพันธุ์ในพื้นที่ปลูกต่างกัน.  
กรุงเทพฯ : กองวัตถุมีพิษ กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

ปีณา ศุภสวัสดิ์กุล. 2541. การประเมินผลโครงการนำร่องการผลิตพืชผักและผลไม่อนามัย : กรณีศึกษา อำเภอควนเนียง จังหวัดสงขลา. วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต มหาวิทยาลัยมหิดล.

พิมพ์พน นันทะ, จุฬารัตน์ อรรถาธุสิทธิ์, สถิตย์ ปฐมรัตน์, รัตนา ชนะพงษ์ และรุจ มรกต.

2534. รายชื่อแมลงศัตรูธรรมชาติของพืชเศรษฐกิจบางชนิดในประเทศไทย. ใน เอกสารวิชาการการควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยชีววิธี. หน้า 88-117. กรุงเทพฯ : กลุ่มงานวิจัยการปราบศัตรูพืชทางชีวภาพ กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

รัชกรณ์ อุ่นแสง และ สมบูรณ์ ณ. เชียงใหม่. 2536. การศึกษาประสิทธิภาพของเมล็ดสะเดาแห้งป่นเพื่อควบคุมแมลงบ้ำในนาข้าว ใน รายงานการสัมมนาการใช้สารสกัดจากพืชเพื่อป้องกันจัดศัตรูทางการเกษตร ณ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ 6-8 พฤษภาคม 2536 หน้า 76-81.

วิจิตร ณอนมณีน. 2536. ปัจจัยทางการใช้สารเคมีกับสภาพแวดล้อม. ใน รายงานการสัมมนาการใช้สารสกัดจากพืชเพื่อป้องกันกำจัดศัตรูทางการเกษตร. คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัย เชียงใหม่ 6-8 พฤษภาคม 2536 หน้า 4-11.

ตนัน พุทธิรัตน์. 2540. เอกสารประกอบการเรียนการสอน รายวิชา 570-569 ภาคเรียนที่ 2/2540.  
singha : ภาควิชาเกษตรและเกสัชพฤกษศาสตร์ คณะเกษตรศาสตร์มหาวิทยาลัยสงขลา นครินทร์.

สมปอง ทองดีแท้. 2536. การใช้เม็ดสะเดาป้องกันกำจัดแมลงแบบง่ายและปลอดภัย. เอกสาร ประกอบการบรรยาย ณ ศูนย์ฝึกอบรมวนศาสตร์ชุมชน มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ 15-17 เมษายน 2536. หน้า 13-25.

สมภพ สุติธรรมสันต์. 2542. หลักการผลิตผัก กรุณาเทพฯ : ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตพืช และ เทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.

สุทัศน์ จุงพงษ์ และไวยวิทย์ บุญธรรม. 2534. เทียน (สะเดาซ่าง : *Azadirachta excelsa* (Jack.) Jacobson). สงขลา : ศูนย์เพาะชำกล้าไม้สงขลา เขตที่ 14.

สุภาณี พิมพ์สมาน. 2540. สารฆ่าแมลง. ขอนแก่น : ภาควิชาคหกรรมศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น.

สุภาณี พิมพ์สมาน, บุญรักษ์ ศิริ, ทัศนีย์ แจ่มจรรยา และยนต์ สุคคลกัตตี. 2532. แนวทางการใช้สารสกัดจากสะเดาเพื่อป้องกันกำจัดแมลงศัตรูพืชในภาคตะวันออกเฉียงเหนือ.  
ขอนแก่น : ภาควิชาคหกรรมศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น.

สุรพลด วิเศษสรรค์. 2536. ผลการใช้สารสกัดจากสะเดาต่อการเปลี่ยนแปลงระดับเนิน ไซม์ของแมลง. ใน รายงานการสัมมนา การใช้สารสกัดจากพืชเพื่อป้องกันกำจัดศัตรูทางการเกษตร. คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ 6-8 พฤษภาคม 2536 หน้า 45-60.

✓ ศูรไกร เพิ่มคำ. 2540. เอกสารคำสอนรายวิชาแมลงศัตรูสำคัญทางเศรษฐกิจ. สงขลา : ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์.

✓ ศูรไกร เพิ่มคำ และอรัญ งานผ่องaise. 2537. การศึกษาการใช้สารเฝ่าแมลงในการป้องกันกำจัดหนอนใบหักในบางจังหวัดของภาคใต้. สงขลา : ภาควิชาการจัดการศัตรูพืช คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์.

✓ ศูรไกร เพิ่มคำ, อนุชิต ชินاجرิบวงศ์ และจิตพกา ชนปัญญารัชวงศ์. 2531. การศึกษาขั้นพื้นฐานของการนำเชื้อจุลินทรีย์บางชนิดมาใช้ในการควบคุมหนอนกระทึก (*Spodoptera litura* Fabr.) ในเขตเพาะปลูกจังหวัดสงขลา. สงขลา : คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์.

สำนักวิจัยและพัฒนาการผลิตสารธรรมชาติ. 2541. เอกสารประกอบมหกรรมวิชาการเกษตร' 41 และการประชุมวิชาการประจำปี 2541. กรุงเทพฯ : สำนักวิจัยและพัฒนาการผลิตสารธรรมชาติ กรมวิชาการเกษตร กรุงเทพฯ และสหกรณ์.

อัญชลี สงวนวงศ์. 2539. การผลิตสารสกัดสะเดาเพื่อการค้า. ว. กีฏและสัตววิทยา 18 : 192-198.

อุดมย์ ศุวรรณเนตร. 2542. การตรวจสอบคุณภาพการผลิตสินค้าเกษตรเพื่อการส่งออก. ใน รายงานการสัมมนาการตรวจสอบคุณภาพสินค้าเกษตรเพื่อการส่งออก (ศตอ.). กองเกษตรเคมี กรมวิชาการเกษตร ณ โรงแรมเดอะรอยัลพาราไดซ์ จังหวัดภูเก็ต. 5-6 สิงหาคม 2542 หน้า 2-3.

อินทวัฒน์ บุรีคำ. 2537. บทปฏิบัติการกีฏวิทยาทางการเกษตร. กรุงเทพฯ : ภาควิชา กีฏวิทยาคณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

อารอนษ์ แสงวนิชย์. 2536. การใช้สารธรรมชาติในการป้องกันกำจัดศัตรูพืช. ใน รายงานการสัมมนาการใช้สารสกัดจากพืชเพื่อป้องกันกำจัดศัตรูทางการเกษตร ณ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ 6-8 พฤษภาคม 2536 หน้า 118-122.

อุดมพร แน่นนกร. 2528. ประสิทธิภาพของสารสกัดจากสะเดาที่มีต่อหนอนกระทุ่หอม,

*Spodoptea exigua* H. และหนอนกระทุ่ปัก, *S. lituta* F. วิทยานิพนธ์ วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

อุทัย เกตุนุติ. 2534. การเลี้ยงแมลงด้วยอาหารเทียม. ใน การควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยชีววิธี หน้า

118-147 กรุงเทพฯ : กลุ่มวิจัยการปราบปรามศัตรูพืชทางชีวภาพ กองกีฏและสัตววิทยา กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

อำนวย อิศรารงษ์ ณ อยุธยา. 2534. การใช้สารจากพืชควบคุมแมลงศัตรูพืช. ใน การควบคุม

แมลงศัตรูพืชโดยชีววิธี หน้า 198-205 กรุงเทพฯ : กลุ่มวิจัยการปราบปรามศัตรูพืชทางชีวภาพ กองกีฏและสัตววิทยา กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

Bidmon, H.J., Kavser, G., Mobus, P. and Koolman J. 1987. Effect of azadirachtin on blowfly larvae and pupae. Proc. 3 rd Int. Neem conf : Nairobi 1987 pp. 253-271.

British Pharmacopoeia Commission. 1998. The British Pharmacopoeia 1998 Vol. I & II. London : The Stationery Office.

Burgess, P .F. 1996. Timber of Sabah. Sabah Forest Record No. 6

Chaiyapat, C., Eermel, K. and Sangvanich, A. 1997. Azadirachtin Content of Neem Seed Kernel from Selected Locations in Thailand. Bangkok : Argicultural Toxic Substance Division, Department of Agriculture.

Choongpong, S. and Buranatham, W. 1991. Thiem ; *Azadirachta excelsa* (Jack) Jacobs. Royal Forest Ministry of Agriculture & Cooperatives.

Djerassi, C. 1994. Dictionary of Natural Products. Vol. 1. London: Chaeman and Holl.

Ermel, K., Chaiyapat, C. and Sangvanich, A. 1996. Azadirachtin content and bioefficiecy of neem product. The Second Conference of Agricultural Toxic Substances Division, Phitsanulok, Thailand, 27-31 October 1996, pp. 110-114.

FAO, 1994. Report of The FAO expert Consultation on Regional Perspectives for use of Botanical Pesticives in Asia and The Pacific. Bangkok : FAO RAPA.

Feurhake, K. J. 1983. Effectiveness and selectivity of technical solvent for the extraction of neem seed components with insecticide activity. Proc. 2 nd Inter. Neem Conf., Rauscholzhausen, Germany, 25-28 May 1983, pp. 103-104.

Finney, D.J. 1971. Probit Analysis. 3 rd edition. London : Cambridge University Press .

Haasler, C. 1983. Effect of neem seed extract on the post-embryonic development of the tobacco hornworm, *Manduca sexta*. Proc. 2 nd Inter. Neem Conf. , Rauscholzhausen, Germany, 25 -28 May 1983. pp. 321-330.

Isman, B. 1993. Growth inhibitory and antifeedant effecfs of azadirachtin on six noctuids of regional economic importance. J. Pestic. Sci. 38 : 58-63.

Joshi, B.G. 1987. Use of neem products in tobacco in India. Proc. 3 rd Int. Neem Conf. , Nairobi 1987, pp. 479-494.

Kijkar, S. and Boontawee, B. 1995. *Azadirachta excelsa* (Jack) : A Lesser Known Species. Saraburi : ASEAN Forest tree seed centre.

Metcalf, R.L. 1989. Insect Resistace to Insecticide. J. Pestic. Sci. 26: 334-358.

Nishitsusuji, J. and Endo, Y. 1980. Mode of action of *Bacillus thuringiensis* delta - endotoxin : General characteristics of intoxicate bombyx larvae. J. Enver. Pathol. 35 : 219-228.

Plummer, D. T. 1978. An Introduction of Practical Biochemistry. London : McGraw-Hill .

Prasertphon, S. 1996. Historical blackground on use of *Bacillus thuringiensis* in Thailand.

Proc. 2nd conf., Ching Mai, Thailand 1996. pp. 1-15.

Pipitsangchan, S. 1993. Insecticidal and Activity of Selected Thai Plants on Diamondback Moth,  
*Plutella xylostella* (L.) ( Lepidoptera : Yponomeutidae). Ph.D. Dissertation. University  
of Philippines.

Pitiyont, V., Chommeung, T., Pitiyont, B. and Seangwanich, A. 1996. Sadoa taim (azadirachta  
excelsa Jack.). In The abstract of The 2nd Int. Symp. on Toxicity, Safety and Proper  
Use of Biopesticides, Phitsanulok, Thailand, 27-31 October 1996. pp. 35.

Ratna, T. and Siriwat, W. 1997. Toxicity of Azadirachtin Derivatives and Synthetic  
Pyrethroids on oilseed Rape to *Apid cerana* (Hymenoptera : Apidae). Bangkok :  
Bee Biology Reserch Unit, Department of Biology, Chulalongkorn University.

Raymond, M. 1985. Présentation d'un programme d'analyse log-probit pour micro-ordinateur.  
J. Parasitol. 22(2): 117-121.

Rembold, H. 1989. Azadirachta, Their structure and mode of action : ACS. Symposium  
Series, Washington, pp. 150-165.

Sexena, K. N. and Rembold, H. 1983. Orientation and oviposital responds of *Heliothis*  
*armigera* H. certian neem constituents. Proc. 2nd Inter. Neem Conf., Rauscholzhusen,  
Germany, 25-28 May 1983, pp. 199-221.

Shamar, H.C., Levschner, K., Sankaram, A. V. B., Marthandamurthin, M. and Bhaskriah, K.

1983. Insect Antifeedants and growth inhibitions from *Azadirachta indica*, Nairobi : Proc. 2 nd Inter. Neem Conf., Rauischolzhusen, Germany, 25-28 May 1983, pp. 326-365.

Schmutterer, H. and Doll, M. 1993. The Marrango of philipine neem tree, *Azadirachta excelsa (A. integrifoliola)* : a new source of insecticides with growth regulating properties. *Phytoparasitica* 21(1) : 79-86.

Schmutterer, H. and Ermel, K. n.d. The Sentang or Marrango tree : *Azadirachta excelsa* Jack. (unplubished)

Shorney H., and McKelvey, J. 1977. Chemical control of insect behavior theory and application. New York : John Wiley & sons.

Singh, P. 1976. Artificial for Insects Mites and Spiders. Auckland : Entomology Division Department of Scientific and Industrial Reserch.

Sombatsiri, K. and Temboonkeat, K. 1983. Efficacy of and improved neem kernel extract in the control of *Spodoptera litura* and *Plutella xylostella* under laboratory conditions and field trial. Proc. 2 nd Inter. Neem Conf., Rauischolzhusen, Germany, 25-28 May 1983, pp. 195-204.

Steinhaus, E. A. 1975. Disease in Minor Chord the Ohio, State University Press, Columbus Ohio.

Van Rie, J., McCavhger, W., Johnson, D. E., Barnetta, B. D. and Van, M. H. 1990. Mechanism of insect resistance of the microbial insecticidal, *Bacillus thuringiensis*. J. Science 247 : 72-74.

## ภาคผนวก

**ตารางผนวกที่ 1** แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระตุ้ฟักวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Conc. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
1	50.0	40.0	4.747	25	10	8.75	0.272
2	100.0	48.0	4.949	25	12	11.80	0.006
3	249.9	60.0	5.252	25	15	15.89	0.135
4	499.9	72.0	5.582	25	18	18.64	0.087
5	1,000.0	80.0	5.841	25	20	20.8	0.229
6	2,000.0	88.0	6.175	25	22	22.54	0.132
7	4,000.0	96.0	6.751	25	24	23.65	0.097
8	5,999.9	100.0	-*	25	25	24.08	0.953

-\* เนื่องจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0%

$$\chi^2 = 1.914 \quad df = 6$$

$$Prob. = 7.257E-02$$

ตารางผนวกที่ 2 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดูกงับที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 116.6	.95	55.6 < LC < 191.9
95 = 4,360.6	.95	2,142.1 < LC < 14,982.2

Regression line :  $Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$

$$A = 5.52 \pm 0.105 \quad 5.415 < A < 5.626$$

$$\text{Slope} = 1.046 \pm 0.164 \quad 0.881 < B < 1.210$$

$$M = 12.564$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 3 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดิ้ง  
ผักวัย 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
				treated			
1	15,000.0	4.0	3.248	25	1	0.53	0.435
2	19,999.9	4.0	3.248	25	1	1.17	0.026
3	25,000.0	8.0	3.594	25	2	2.03	0.000
4	30,000.0	12.0	3.824	25	3	3.02	0.000

\* เมื่องจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0%

Number of iterations : 4

$$\chi^2 = 0.726 \quad df = 3$$

$$\text{Prob.} = 0.133$$

ตารางผนวกที่ 4 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษ เอื้องเบนท์เริช *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 =68,755.3	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 Ed.,p.79.
95 =290,026.0	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 Ed.,p.79.

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope} * (X - M)$$

$$A = 3.492 \pm 0.191 \quad 3.301 < A < 3.683$$

$$\text{Slope} = 2.859 \pm 1.559 \quad 1.299 < B < 4.419$$

$$M = 14.359$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 5 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารสกัดหนานจากเมล็ด世家เดชาซึ่งต่อการตายของหนอนกระดูกงับที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1	100.0	4.0	-*	25	1	2.91	112.392
2	249.9	12.0	3.610	25	3	3.11	0.046
3	499.9	20.0	4.029	25	5	3.70	1.916
4	1,000.0	24.0	4.185	25	6	5.17	0.295
5	2,000.0	32.0	4.449	25	8	8.00	0.000
6	4,000.0	44.0	4.788	25	11	12.12	0.207
7	5,999.9	52.0	4.998	25	13	14.83	0.538
8	7,999.9	64.0	5.317	25	16	16.71	0.086
9	10,000.0	72.0	5.547	25	18	18.09	0.001
10	12,000.0	76.0	5.673	25	19	19.14	0.003
11	15,000.0	80.0	5.811	25	20	20.30	0.021
12	19,999.9	88.0	6.1498	25	22	21.58	0.054
13	25,000.0	92.0	6.382	25	23	22.39	0.141
14	30,000.0	96.0	6.731	25	24	22.95	0.523

-\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 29

$$\chi^2 = 116.230 \quad df = 12$$

$$Prob. = 0.999$$

ตารางผนวกที่ 6 แสดงการวิเคราะห์ถ้าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดคตจะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระดูกกิวายที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 5,255.2	.95	$3,983.9 < LC < 6,617.0$
95 = 45,727.2	.95	$30,736.7 < LC < 83,993.0$

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.297 \pm 8.805E-02 \quad 5.209 < A < 5.385$$

$$\text{Slope} = 1.751 \pm 0.211 \quad 1.539 < B < 1.962$$

$$M = 13.890 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 2.949-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 7 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารสกัดหนานจากเมล็ด世家เตาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Cone. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
1	499.9	4.0	*	25	1	1.38	1.535
2	1,000.0	8.0	3.256	25	2	1.75	0.132
3	2,000.0	16.0	3.845	25	4	2.96	0.654
4	4,000.0	20.0	4.02	25	5	5.82	0.173
5	5,999.9	28.0	4.323	25	7	8.40	0.372
6	7,999.9	40.0	4.680	25	10	10.56	0.052
7	10,000.0	48.0	4.894	25	12	12.34	0.018
8	12,000.0	60.0	5.208	25	15	13.83	0.220
9	15,000.0	68.0	5.429	25	17	15.62	0.319
10	19,999.9	72.0	5.547	25	18	17.79	0.008
11	25,000.0	76.0	5.673	25	19	19.30	0.019
12	30,000.0	80.0	5.811	25	20	20.39	0.038

-\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 10

$$\chi^2 = 3.547 \quad df = 10$$

$$Prob. = 3.452E-02$$

ตารางผนวกที่ 8 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาไทย  
ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส  
(contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 11,037.2	.95	$8,893.4 < LC < 13,656.0$
95 = 74,482.3	.95	$46,852.7 < LC < 168,001.9$

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.014 \pm 9.004E-02 \quad 4.924 < A < 5.104$$

$$\text{Slope} = 1.984 \pm 0.294 \quad 1.690 < B < 2.278$$

$$M = 14.050 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 2.060E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 9 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1	7,999.9	4.0	-*	25	1	1.92	0.759
2	10,000.0	8.0	3.256	25	2	2.65	0.238
3	12,000.0	16.0	3.845	25	4	3.48	0.110
4	15,000.0	24.0	4.185	25	6	4.81	0.407
5	19,999.9	32.0	4.449	25	8	7.07	0.179
6	25,000.0	36.0	4.567	25	9	9.19	0.006
7	30,000.0	40.0	4.680	25	10	11.09	0.194

-\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 9

$$\chi^2 = 1.895 \quad df = 5$$

Prob. = .1366

ตารางผนวกที่ 10 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาช้าง ต่อการ  
ตายของหนอนกระดูกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact  
toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 35,445.7	.95	26,608.6 < LC < 81,072.8
95 = 152,571.7	.95	71,363.5 < LC < 1,996,423.0

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.3002 \pm 0.126 \quad 4.173 < A < 4.426$$

$$\text{Slope} = 2.595 \pm 0.728 \quad 1.867 < B < 3.323$$

$$M = 14.27$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 11 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระเพี้ยกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Cone. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated	contribution		
1	15,000.0	4.0	-*	25	1	1.23	0.152
2	19,999.9	8.0	3.256	25	2	2.06	0.003
3	25,000.0	16.0	3.845	25	4	3.48	0.112
4	30,000.0	2.0.0	4.029	25	5	5.35	0.031

-\* เนื่องจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 7

$$\chi^2 = 0.299 \quad df = 2$$

$$Prob. = 0.139$$

ตารางผนวกที่ 12 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตายของหนอนกระดูกงับขี้ที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 48,334.2	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 rdEd.,p.79.
95 = 115,854.4	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 rdEd.,p.79.

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* ( X - M )$$

$$A = 3.837 +/- 0.226 \quad 3.610 < A < 4.063$$

$$\text{Slope} = 4.333 +/- 3.018 \quad 1.314 < B < 7.351$$

$$M = 14.415$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 13 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง Ambush<sup>®</sup> ต่อการตายของหนอนกระดูกงัวที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Concentrate (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1.	50.0	32.0	4.532	25	8	7.18	0.129
2.	100.0	40.0	4.747	25	10	9.94	0.000
3.	249.9	56.0	5.150	25	14	13.88	0.002
4.	499.9	68.0	5.467	25	17	16.76	0.010
5.	1,000.0	72.0	5.582	25	18	19.28	0.369
6.	2,000.0	80.0	5.841	25	20	21.29	0.530
7.	4,000.0	88.0	6.175	25	22	22.77	0.291
8.	5,999.9	96.0	6.751	25	24	23.40	0.240
9.	7,999.9	96.0	6.751	25	24	23.76	0.050
10.	10,000.0	100.0	-*	25	25	23.99	1.056

\* เมื่อจะหาค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0%

Number of iterations : 3

$$\chi^2 = 2.682$$

$$df = 8$$

$$Prob. = 4.731E-02$$

ตารางผนวกที่ 14 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเสี่ยงพิษของสารชั่วแมลง Ambush<sup>®</sup> ต่อการตายของหนอนกระดูกงัววัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 181.5	.95	96.1 < LC < 290.2
95 = 7,964.1	.95	4,116.2 < LC < 22,255.6

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.513 +/- 0.095 \quad 5.417 < A < 5.608$$

$$\text{Slope} = 1.001 +/- 0.131 \quad 0.870 < B < 1.132$$

$$M = 12.771 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 1.363E-02$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 15 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ

*B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระทุก

ผึ้กวัย 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Concentrate (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$
						contribution	
1	15,000.0	0.0	-*	25	0	0.24	0.245
2	19,999.9	4.0	3.248	25	1	0.72	0.108
3	25,000.0	8.0	3.594	25	2	1.50	0.174
4	30,000.0	8.0	3.594	25	2	2.54	0.125

\* เมื่อจะหาค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0%

$$\chi^2 = 0.653 \quad df = 2$$

$$\text{Prob.} = 0.278$$

ตารางผนวกที่ 16 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของเชื้อ *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระเพี้ยงกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 =77,088.8	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 rdEd.,p.79.
95 =200,710.6	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 rdEd.,p.79.

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 3.432 \pm 0.220 \quad 3.211 < A < 3.65$$

$$\text{Slope} = 3.535 \pm 2.381 \quad 1.154 < B < 5.917$$

$$M = 14.393$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 17 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดหมายจากเมล็ดกระเดาซังต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธี การทดสอบพิษทางการสัมผัส(contact toxicity)

n	Concentrate (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
1	100.0	0.0	-*	25	0	1.37	0.516
2	249.9	8.0	3.256	25	2	1.83	0.043
3	499.9	12.0	3.610	25	3	2.63	0.096
4	1,000.0	20.0	4.029	25	5	4.04	0.346
5	2,000.0	24.0	4.185	25	6	6.22	0.012
6	4,000.0	36.0	4.567	25	9	9.15	0.004
7	5,999.9	40.0	4.680	25	10	11.12	0.207
8	7,999.9	48.0	4.894	25	12	12.58	0.054
9	10,000.0	52.0	4.998	25	13	13.72	0.084
10	12,000.0	56.0	5.103	25	14	14.65	0.069
11	15,000.0	64.0	5.317	25	16	15.76	0.009
12	19,999.9	68.0	5.429	25	17	17.14	0.003
13	25,000.0	76.0	5.673	25	19	18.15	0.141
14	30,000.0	80.0	5.8112	25	20	18.92	0.243

-\* เนื่องจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 8

$$\chi^2 = 10.831 \quad df = 12$$

$$Prob. = 0.456$$

ตารางผนวกที่ 18 แสดงการวิเคราะห์ถ้าความเป็นพิษของสาร สกัดหมายจากเมล็ดสะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระดูกงูวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 8,833.3	.95	6,508.8 < LC < 12,132.2
95 = 87,233.4	.95	90,034.0 < LC < 661,239.0

Regression line :  $Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$

$$A = 4.961 \pm 8.185E-02 \quad 4.880 < A < 5.043$$

$$\text{Slope} = 1.240 \pm 0.176 \quad 1.063 < B < 1.41$$

$$M = 13.915 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 4.373E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 19 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดหมาบจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกหักวัยที่ 3 โดยวิธี การทดสอบพิษทางการสัมผัติ (contact toxicity)

n	Concentrate (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed	$\chi^2$
						expected	contribution
1	1,000.0	0.0	-*	25	0	1.27	29.194
2	2,000.0	8.0	3.256	25	2	1.60	0.393
3	4,000.0	12.0	3.610	25	3	3.02	0.000
4	5,999.9	20.0	4.029	25	5	4.86	0.005
5	7,999.9	20.0	4.185	25	6	6.75	0.126
6	10,000.0	32.0	4.449	25	8	8.53	0.052
7	12,000.0	44.0	4.788	25	11	10.14	0.125
8	15,000.0	48.0	4.998	25	13	12.25	0.091
9	19,999.9	52.0	5.103	25	14	15.01	0.167
10	25,000.0	68.0	5.429	25	17	17.05	0.000
11	30,000.0	76.0	5.673	25	19	18.59	0.034

\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 9

$$\chi^2 = 30.191 \quad df = 9$$

$$Prob. = 0.999$$

ตารางผนวกที่ 20 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสาร สกัดขยายจากเมล็ดสะเดาไทย  
ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทาง การสัมผัส  
(contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 16,405.3	.95	$13,623.6 < LC < 20,620.5$
95 = 82,687.7	.95	$51,749.1 < LC < 200,873.6$

Regression line :  $Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$

$$A = 4.812 +/- 9.628E-02 \quad 4.716 < A < 4.908$$

$$\text{Slope} = 2.342 +/- 0.385 \quad 1.957 < B < 2.727$$

$$M = 14.134$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 21 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมัน  
จากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบ  
พิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Concentrate (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
1	10,000.0	4.0	-*	25	1	1.43	0.339
2	12,000.0	8.0	3.256	25	2	1.84	0.028
3	15,000.0	12.0	3.610	25	3	2.66	0.069
4	19,999.9	20.0	3.845	25	4	4.41	0.053
5	25,000.0	28.0	4.323	25	7	6.39	0.085
6	30,000.0	32.0	4.449	25	8	8.39	0.028

-\* เมื่อจะหาค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้  
Mortality in the control : 0 %  
Number of iteration : 3  
 $\chi^2 = 0.603$                        $df = 4$   
Prob. = 3.736E-02

ตารางผนวกที่ 22 แสดงการวิเคราะห์ความเป็นพิษของน้ำมันจากเม็ดคีสະเคชั่ง ต่อการ  
ตายของหนอนกระดูกงูที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact  
toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 42,847.3	.95	$30,866.4 < LC < 286,771.8$
95 = 140,571.9	.95	$63,131.6 < LC < 26,597,890.0$

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.098 +/- 0.158 \quad 3.939 < A < 4.256$$

$$\text{Slope} = 3.188 +/- 1.201 \quad 1.987 < B < 4.390$$

$$M = 14.349$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 23 แสดงการวิเคราะห์ corrected mortality และที่ probit analysis ของน้ำมัน  
จากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกงั้กวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบ  
พิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Concentrate (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated			contribution
1	19,999.9	0.3	-*	25	1	1.17	0.122
2	25,000.0	4.4	3.256	25	2	1.82	0.038
3	30,000.0	8.6	3.610	25	3	3.08	0.003

-\* เมื่อจะหาค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 13

$\chi^2 = 0.163$                           df = 1

Prob. = 0.313

ตารางผนวกที่ 24 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเม็ดสีดstate เดอาไทย ต่อการตายของหนอนกระเพี้ยงรับที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 52,056.4	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 rdEd.,p.79.
95 = 102,057.0	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 rdEd.,p.79.

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 3.491 +/- 0.355 \quad 3.136 < A < 3.847$$

$$\text{Slope} = 5.627 +/- 7.647 \quad 2.020 < B < 13.274$$

$$M = 14.448$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 25 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Conc. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$
						contribution	
1	50.0	8.0	3.594	25	2	0.99	1.069
2	100.0	16.0	4.005	25	4	2.05	2.030
3	249.9	20.0	4.158	25	5	4.51	0.064
4	499.9	24.0	4.293	25	6	7.27	0.311
5	1,000.0	32.0	4.532	25	8	10.63	1.128
6	2,000.0	48.0	4.949	25	12	14.22	0.803
7	4,000.0	60.0	5.252	25	15	17.60	1.294
8	5,999.9	68.0	5.467	25	17	19.32	1.221
9	7,999.9	76.0	5.706	25	19	20.38	0.509
10	10,000.0	88.0	6.175	25	22	21.12	0.235
11	12,000.0	96.0	6.751	25	24	21.66	1.890
12	15,000.0	96.0	6.751	25	24	22.25	1.251
13	19,999.9	100.0	-*	25	25	22.89	2.300

\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 3

$$\chi^2 = 14.110 \quad df = 11$$

$$Prob. = 0.773$$

ตารางที่ 26 แสดงการวิเคราะห์ถ้าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดูกงูที่ 4 โดยวิธีการทดสอบทางการสัมผัส (contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 1,435.7	.95	1,018.2 < LC < 1,959.9
95 = 33,418.4	.95	19,975.2 < LC < 68,101.3

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.232 +/- 8.261E-02 \quad 5.149 < A < 5.314$$

$$\text{Slope} = 1.203 +/- 0.115 \quad 10.995 < B < 1.318$$

$$M = 13.350 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 5.051E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 27 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ดสะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 4 โดย วิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Conc. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1	499.9	4.0	-*	25	1	2.28	21.856
2	1,000.0	12.0	3.610	25	3	2.50	0.775
3	2,000.0	16.0	3.845	25	4	3.20	0.612
4	4,000.0	20.0	4.029	25	5	4.87	0.007
5	5,999.9	24.0	4.185	25	6	6.47	0.058
6	7,999.9	28.0	4.323	25	7	7.91	0.177
7	10,000.0	36.0	4.567	25	9	9.19	0.006
8	12,000.0	40.0	4.680	25	10	10.31	0.07
9	15,000.0	48.0	4.894	25	12	11.77	0.008
10	19,999.9	52.0	4.998	25	13	13.71	0.081
11	25,000.0	60.0	5.208	25	15	15.22	0.008
12	30,000.0	72.0	5.547	25	18	16.42	0.423

-\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 39

$$\chi^2 = 24.032 \quad df = 10$$

$$Prob. = 0.992$$

ตารางผนวกที่ 28 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาช้าง  
ต่อการตายของหนอนกระดูกงูทั้งที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน  
(contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 19,686.9	.95	$15,292.0 < LC < 28,969.9$
95 = 177,376.9	.95	$85,032.2 < LC < 834,700.1$

Regression line :  $Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$

$A = 4.676 \pm 9.300E-02$                            $4.583 < A < 4.769$

$\text{Slope} = 1.723 \pm 0.321$                            $1.401 < B < 2.044$

$M = 14.106$

heterogeneity = 1

ตารางผนวกที่ 29 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดหมายจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตายของหนอนกระดูกงั้กวัยที่ 4 โดย วิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส (contact toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated	contribution		
1	2,000.0	0.0	-*	25	0	1.19	3.352
2	4,000.0	8.0	3.256	25	2	2.35	0.079
3	5,999.9	16.0	3.845	25	4	3.75	0.022
4	7,999.9	20.0	4.029	25	5	5.17	0.008
5	10,000.0	28.0	4.323	25	7	6.53	0.049
6	12,000.0	32.0	4.449	25	8	7.78	0.009
7	15,000.0	40.0	4.680	25	10	9.47	0.048
8	19,999.9	48.0	4.894	25	12	11.83	0.004
9	25,000.0	52.0	4.998	25	13	13.70	0.079
10	30,000.0	60.0	5.208	25	15	15.00	0.008

\* เมื่อจะหาค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 5

$\chi^2 = 3.662$

df = 8

Prob. = 0.113

ตารางผนวกที่ 30 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหางานจากเม็ดมะเดื่อไทย  
ต่อการตายของหนอนกระดูกงูทั้งวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการสัมผัส  
(contact toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 22,684.2	.95	17,873.7 < LC < 33,801.6
95 = 149,626.1	.95	75,848.3 < LC < 667,150.4

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.596 +/- 9.874E-02 \quad 4.498 < A < 4.69$$

$$\text{Slope} = 2.00 +/- 0.393 \quad 1.614 < B < 2.401$$

$$M = 14.154$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 31 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกรรภูมิกวายที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1	50.0	44.0	4.8493	25	11	9.21	0.548
2	100.0	52.0	5.050	25	13	12.19	0.104
3	249.9	56.0	5.156	25	14	16.12	0.788
4	499.9	68.0	5.467	25	17	18.77	0.666
5	1,000.0	80.0	5.841	25	20	20.92	0.247
6	2,000.0	92.0	6.405	25	23	22.55	0.103
7	4,000.0	100.0	-*	25	25	23.64	1.478

\* เนื่องจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 4

$$\chi^2 = 3.937 \quad df = 5$$

$$\text{Prob.} = 0.441$$

ตารางผนวกที่ 32 แสดงการวินิจฉัยค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>)  
ต่อการตายของหนอนกระดูกอ่อนที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน  
(feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 75.5	.95	46.7 < LC < 180.8
95 = 3,594.6	.95	2,007.4 < LC < 21,902.4

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.474 \pm 0.108 \quad 5.366 < A < 5.582$$

$$\text{Slope} = 1.012 \pm 0.182 \quad 0.8295 < B < 1.194$$

$$M = 12.499$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 33 แสดงการวิเคราะห์ corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระตุ้นผ้าวัย 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
				treated			
1	1,000.0	4.0	3.256	25	1	3.35	80612.16
2	2,000.0	8.0	3.610	25	2	3.36	272.408
3	4,000.0	16.0	3.845	25	4	3.54	272.408
4	5,999.9	20.0	4.029	25	5	4.25	0.946
5	7,999.9	24.0	4.185	25	6	5.52	0.560
6	10,000.0	24.0	4.185	25	6	7.18	0.100
7	12,000.0	36.0	4.567	25	9	9.00	0.381
8	15,000.0	48.0	4.894	25	12	11.71	0.000
9	19,999.9	56.0	5.103	25	14	15.58	0.014
10	20,000.0	72.0	5.547	25	18	18.43	0.406
11	30,000.0	88.0	6.149	25	22	20.42	0.595

\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 0 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 57

$$\chi^2 = 808.61$$

$$df = 9$$

$$Prob. = 1$$

ตารางผนวกที่ 34 แสดงการวิเคราะห์ถ้าความเป็นพิษของเชื้อ *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดูกผักวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 17,497.0	.95	15,732.4 < LC < 21,101.3
95 = 51,262.2	.95	38,266.6 < LC < 86,444.6

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.833 +/- 0.109 \quad 4.724 < A < 4.9421$$

$$\text{Slope} = 3.625 +/- 0.556 \quad 3.068 < B < 4.181$$

$$M = 14.209 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 9.542E-04$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 35. แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ด世家ชาช้างต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 2 โดยวิธี การทดสอบพิษทางกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated	contribution		
1	50.0	4.0	3.256	25	1	1.58	0.570
2	100.0	12.0	3.610	25	3	2.37	0.291
3	249.9	20.0	4.029	25	5	4.49	0.083
4	499.9	32.0	4.449	25	8	7.10	0.170
5	1,000.0	40.0	4.680	25	10	10.48	0.038
6	2,000.0	56.0	5.103	25	14	14.23	0.008
7	4,000.0	68.0	5.429	25	17	17.80	0.121
8	5,999.9	72.0	5.547	25	18	19.60	0.586
9	7,999.9	76.0	5.673	25	19	20.70	0.791
10	10,000.0	84.0	5.966	25	21	21.46	0.066
11	12,000.0	92.0	6.382	25	23	22.00	0.365
12	15,000.0	100.0	-*	25	25	22.58	2.579

\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้  
Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 4

$$\chi^2 = 5.673$$

$$df = 10$$

$$Prob. = 0.158$$

ตารางผนวกที่ 36 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเม็ดสะเดาช้าง  
ต่อการตายของหนอนกระดูกงูที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน  
(feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 1,594.6	.95	1,102.1 < LC < 2,194.3
95 = 28,581.9	.95	16,877.0 < LC < 62,347.4

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.271 +/- 9.215E-02 \quad 5.179 < A < 5.363$$

$$\text{Slope} = 1.312 +/- 0.1494 \quad 1.163 < B < 1.464$$

$$M = 13.409 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 5.484E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 37 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดหมายจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 2 โดย วิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
1	50.0	4.0	/	25	1	1.40	0.269
2	100.0	8.0	3.256	25	2	2.20	0.030
3	249.9	16.0	3.845	25	4	4.33	0.034
4	499.9	32.0	4.323	25	7	6.94	0.000
5	1,000.0	52.0	4.998	25	13	10.31	1.209
6	2,000.0	60.0	5.208	25	15	14.06	0.142
7	4,000.0	68.0	5.429	25	17	17.64	0.077
8	5,999.9	72.0	5.547	25	18	19.45	0.478
9	7,999.9	76.0	5.673	25	19	20.57	0.661
10	10,000.0	80.0	5.811	25	20	21.34	0.555
11	12,000.0	84.0	5.966	25	21	21.89	0.282
12	15,000.0	92.0	6.382	25	23	22.49	0.113
13	19,999.9	96.0	6.731	25	24	23.12	0.428
14	25,000.0	100.0	-*	25	25	23.53	1.515

\* เมื่อจะหาค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้  
Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 5

$$\chi^2 = 5.800 \quad df = 12$$

$$\text{Prob.} = 7.419\text{E-02}$$

ตารางที่ 38 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาไทย ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 1,616.0	.95	1,116.0 < LC < 2,207.4
95 = 29,683.3	.95	186,01.1 < LC < 57,288.5

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.386 +/- 8.716E-02 \quad 5.299 < A < 5.473$$

$$\text{Slope} = 1.301 +/- 0.1341 \quad 1.167 < B < 1.435$$

$$M = 13.505 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 5.421E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 39 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมัน  
จากเมล็ด世家ช้างต่อการตายของหนอนกระเพี้ยงวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบ  
พิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1	4,000.0	4.0	3.259	25	1	2.33	1.175
2	5,999.9	12.0	3.610	25	3	3.51	0.103
3	7,999.9	20.0	4.029	25	5	4.67	0.032
4	10,000.0	24.0	4.185	25	6	5.76	0.013
5	12,000.9	36.0	4.567	25	9	6.78	0.055
6	15,000.0	36.0	4.567	25	9	8.16	0.132
7	19,999.9	40.0	4.680	25	10	10.12	0.002
8	25,000.0	44.0	4.788	25	11	11.74	0.088
9	30,000.0	48.0	4.894	25	12	13.09	0.188

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 7

$$\chi^2 = 2.792 \quad df = 7$$

Prob. = 9.651E-02

ตารางผนวกที่ 40. แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเม็ดดินสอดำช้างต่อการตาย  
ของหนอนกระเพี้กวัยที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการ (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 29,210.4	.95	21,355.8 < LC < 58,526.9
95 = 250,448.5	.95	99,093.8 < LC < 3,059,088.0

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.473 +/- 0.101 \quad 4.372 < A < 4.575$$

$$\text{Slope} = 1.763 +/- 0.418 \quad 1.344 < B < 2.181$$

$$M = 14.167$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 41 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของ  
น้ำมัน จากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระเพี้ยกวัยที่ 2 โดยวิธี  
การทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
1	10,000.0	4.0	3.256	25	1	1.58	0.458
2	12,000.9	8.0		25	2	2.00	0.000
3	15,000.0	12.0	3.610	25	3	2.78	0.025
4	19,999.9	20.0	4.029	25	5	4.30	0.158
5	25,000.0	24.0	4.185	25	6	5.94	0.001
6	30,000.0	28.0	4.323	25	7	7.56	0.061

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 8

$$\chi^2 = 0.706 \quad df = 4$$

$$\text{Prob.} = 4.941\text{E-02}$$

ตารางผนวกที่ 42. แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเม็ดสีด้วยต่อการ  
ตายของหนอนกระดูกศรีษะที่ 2 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding  
toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 49,517.2	.95	32,503.6 < LC < 1,837,233.0
95 = 200,120.3	.95	72,528.0 < LC < 2,975,250,000.0

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.027 \pm 0.157 \quad 3.869 < A < 4.184$$

$$\text{Slope} = 2.712 \pm 1.121 \quad 1.590 < B < 3.834$$

$$M = 14.336$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 43 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกรรดผักกัวบีท 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated	contribution		
1	50.0	48.0	4.894	25	12	11.34	0.070
2	100.0	60.0	5.208	25	15	14.16	0.115
3	249.9	68.0	5.429	25	17	17.69	0.088
4	499.9	76.0	5.673	25	19	19.96	0.220
5	1,000.0	84.0	5.966	25	21	21.75	0.191
6	2,000.0	92.0	6.382	25	23	23.05	0.001
7	4,000.0	96.0	6.731	25	24	23.91	0.007
8	5,999.9	100.0	-*	25	25	24.25	0.740

\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้  
Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 3

$$\chi^2 = 1.435$$

$$df = 6$$

$$Prob. = 3.632E-02$$

ตารางที่ 44 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดูกงูที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 107.3	.95	27.0 < LC < 138.4
95 = 4,528.5	.95	1,691.8 < LC < 14,575.9

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.650 +/- 0.111 \quad 5.538 < A < 5.761$$

$$\text{Slope} = 0.980 +/- 0.174 \quad 0.806 < B < 1.154$$

$$M = 12.541$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางพนวกที่ 45 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระทุก พักวัย 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated	contribution		
1	4,000.0	8.0	/	25	0	1.20	3.912
2	5,999.9	20.0	3.256	25	2	2.23	0.038
3	7,999.9	20.0	4.029	25	5	3.85	0.486
4	10,000.0	32.0	4.029	25	5	5.79	0.154
5	12,000.0	44.0	4.449	25	8	7.83	0.005
6	15,000.0	48.0	4.788	25	11	10.75	0.010
7	19,999.9	72.0	5.103	25	14	14.80	0.106
8	25,000.0	80.0	5.547	25	18	17.76	0.011
9	30,000.0	100.0	5.811	25	20	19.84	0.006

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 5

$$\chi^2 = 4.730 \quad df = 7$$

Prob. = 0.307

ตารางที่ 46 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของเชื้อแบคทีเรีย *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดูกงับที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 18,028.1	.95	15,180.7 < LC < 20,615.8
95 = 53,488.2	.95	39,213.9 < LC < 93,191.5

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.837 \pm 0.106 \quad 4.731 < A < 4.943$$

$$\text{Slope} = 3.390 \pm 0.519 \quad 2.870 < B < 3.912$$

$$M = 14.194 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 1.037E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 47 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ความเป็น

พิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาช้างต่อการตายของหนอนกระดูก

วัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated			contribution
1	50.0	4.0	/	25	1	3.11	339.406
2	100.0	8.0	3.256	25	2	3.16	18.683
3	249.9	16.0	3.845	25	4	3.52	0.489
4	499.9	20.0	4.029	25	5	4.42	0.236
5	1,000.0	32.0	4.449	25	8	6.40	0.797
6	2,000.0	40.0	4.680	25	10	9.75	0.011
7	4,000.0	52.0	4.998	25	13	14.10	0.193
8	5,999.9	60.0	5.208	25	15	16.71	0.197
9	7,999.9	64.0	5.317	25	16	18.43	1.128
10	10,000.0	72.0	5.547	25	18	19.65	0.586
11	12,000.0	84.0	5.966	25	21	20.54	0.052
12	15,000.0	88.0	6.149	25	22	21.50	0.073
13	19,999.9	92.0	6.382	25	23	22.53	0.089
14	25,000.0	96.0	6.731	25	24	23.16	0.366
15	30,000.0	100.0	-*	25	25	23.58	1.330

\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 80

$\chi^2 = 363.941$  df = 13

Prob. = 1

ตารางที่ 48 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 3,671.1	.95	2,960.6 < LC < 5,053.4
95 = 35,689.9	.95	24,568.1 < LC < 61,735.0

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.381 +/- 8.916E-02 \quad 5.292 < A < 5.470$$

$$\text{Slope} = 1.725 +/- 0.194 \quad 1.530 < B < 1.920$$

$$M = 13.819 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 3.294E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 49 แสดงการวิเคราะห์ corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดหมายจากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธี การทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$ contribution
1	100.0	4.0	/	25	1	1.54	0.626
2	249.9	12.0	3.610	25	3	2.55	0.140
3	499.9	20.0	4.029	25	5	4.10	0.293
4	1,000.0	32.0	4.449	25	8	6.53	0.488
5	2,000.0	40.0	4.680	25	10	9.80	0.007
6	4,000.0	48.0	4.894	25	12	13.54	0.381
7	5,999.9	52.0	4.998	25	13	15.73	1.258
8	7,999.9	60.0	5.208	25	15	17.21	0.887
9	10,000.0	68.0	5.429	25	17	18.28	0.324
10	12,000.0	72.0	5.547	25	18	19.10	0.260
11	15,000.0	80.0	5.966	25	25	20.03	60.008
12	19,999.9	84.0	6.149	25	21	21.08	0.002
13	25,000.0	88.0	6.382	25	22	21.79	0.014
14	30,000.0	92.0	-*	25	23	22.31	0.192

\* เมื่อจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 5

$$\chi^2 = 10.885$$

$$df = 12$$

$$Prob. = 0.461$$

ตารางผนวกที่ 50 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดถั่วเตาไทย  
ต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน  
(feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 3,952.6	.95	2,613.8 < LC < 4,855.7
95 = 63,610.1	.95	38,319.6 < LC < 135,946.3

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.271 +/- 8.261E-02 \quad 5.188 < A < 5.354$$

$$\text{Slope} = 1.325 +/- 0.151 \quad 1.174 < B < 1.477$$

$$M = 13.767 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 4.429E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางที่ 51 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมัน  
จากเมล็ดสะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระเพี้ยกวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบ  
พิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1	5,999.9	4.0	/	25	1	1.60	0.467
2	7,999.9	8.0	3.256	25	2	2.20	0.029
3	10,000.0	12.0	3.610	25	3	2.87	0.008
4	12,000.9	16.0	3.845	25	4	3.59	0.066
5	15,000.0	20.0	4.029	25	5	4.69	0.029
6	19,999.9	28.0	4.323	25	7	6.48	0.061
7	25,000.0	32.0	4.449	25	8	8.13	0.003
8	30,000.0	36.0	4.567	25	9	9.63	0.067

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 7

$$\chi^2 = 0.733 \quad df = 6$$

$$Prob. = 6.257E-03$$

ตารางผนวกที่ 52 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเม็ดละล้าง ต่อการตายของหนอนกระดูกงูที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 43,525.9	.95	29,443.1 < LC < 163,711.4
95 = 253,069.7	.95	93,015.7 < LC < 11,313,230.0

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.176 \pm 0.125 \quad 4.050 < A < 4.301$$

$$\text{Slope} = 2.152 \pm 0.645 \quad 1.506 < B < 2.797$$

$$M = 14.256$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 53 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของน้ำมัน  
จากเมล็ดสะเดาไทยต่อการตายของหนอนกระดูกศีรษะวัยที่ 3 โดยวิธีการทดสอบ  
พิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1	15,000.0	4.0	/	25	1	1.23	0.167
2	19,999.9	8.0	3.256	25	2	1.86	0.022
3	25,000.0	12.0	3.6105	25	3	2.85	0.011
4	30,000.0	16.0	3.845	25	4	4.15	0.007

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 7

$$\chi^2 = 0.208 \quad df = 2$$

$$Prob. = 9.899E-02$$

ตารางที่ 54 แสดงผลการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของน้ำมันจากเมล็ดสะเดาไทยต่อ<sup>๔</sup>  
การตายของหนอนกระดูกงับที่ 3 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน  
(feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 59,494.0	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 rdEd.,p.79.
95 = 164,459.1	.95	Impossible range: G>1, cf Finney's book 3 rdEd.,p.79.

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 3.662 \pm 0.254 \quad 3.408 < A < 3.917$$

$$\text{Slope} = 3.725 \pm 3.332 \quad 0.392 < B < 7.058$$

$$M = 14.415$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 55 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระดูกศีรษะวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Cone. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total treated	Killed	Killed expected	$\chi^2$
							Contribution
1	50.0	28.0	4.323	25	7	5.67	0.464
2	100.0	36.0	4.567	25	9	7.99	0.198
3	249.9	44.0	4.788	25	11	11.73	0.087
4	499.9	56.0	5.103	25	14	14.75	0.092
5	1,000.0	64.0	5.317	25	16	17.61	0.484
6	2,000.0	76.0	5.673	25	19	20.05	0.270
7	4,000.0	84.0	5.966	25	21	21.94	0.317
8	5,999.9	92.0	6.382	25	23	22.78	0.023
9	7,999.9	96.0	6.731	25	24	23.26	0.323
10	10,000.0	100.0	-*	25	25	23.58	1.442

-\* เนื่องจากค่า corrected mortality มีค่าเท่ากับ 100 จึงไม่สามารถคำนวณหาค่า probit ได้

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 4

$\chi^2 = 3.702$       df = 8

Prob. = 0.117

ตารางผนวกที่ 56 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารฆ่าแมลง permethrin (Ambush<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระถุงกัวยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 342.2	.95	200.1 < LC < 523.4
95 = 12,138.7	.95	6,279.1 < LC < 33,649.1

Regression line :  $Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$

$$A = 5.388 +/- 9.676E-02 \quad 5.292 < A < 5.485$$

$$\text{Slope} = 1.061 +/- 0.134 \quad 0.926 < B < 1.196$$

$$M = 12.900 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 1.046E-02$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 57 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของเชื้อ *B. thuringiensis* var. *kurstaki* (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระตุ้น ผกปั่ยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg/l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed	$\chi^2$
				treated	expected	contribution	
1	10,000.0	4.0	/	25	1	2.61	1.56
2	12,000.0	16.0	3.845	25	4	3.24	0.262
3	15,000.0	20.0	4.029	25	5	4.22	0.203
4	19,999.9	28.0	4.323	25	7	5.85	0.324
5	25,000.0	28.0	4.323	25	7	7.39	0.030
6	30,000.0	30.0	4.449	25	8	8.80	0.116

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 5

$$\chi^2 = 2.497 \quad df = 4$$

Prob. = 0.354

ตารางผนวกที่ 58 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของเชื้อ *B. thuringiensis* var. *kurstaki*  
 (Thuricide<sup>®</sup>) ต่อการตายของหนอนกระเพี้ยงกัวยที่ 4 โดยวิธีการ  
 ทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 48,448.6	.95	30,806.9 < LC < 1,627,715.0
95 = 285,455.0	.95	85,982.0 < LC < 8,951,619,000.0

$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 4.173 +/- 0.136 \quad 4.036 < A < 4.309$$

$$\text{Slope} = 2.135 +/- 0.865 \quad 1.270 < B < 3.000$$

$$M = 14.298$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวกที่ 59 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดขยายจากเมล็ด世家ชาต่อการตาย ของหนอนกระดูกงับที่ 4 โดยวิธี การโดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated	contribution		
1	100.0	4.0	/	25	1	1.47	0.312
2	249.9	8.0	3.256	25	2	2.56	0.181
3	499.9	12.0	3.845	25	4	4.02	0.000
4	1,000.0	16.0	4.323	25	7	6.15	0.166
5	2,000.0	24.0	4.680	25	10	8.91	0.211
6	4,000.0	28.0	4.894	25	12	12.10	0.001
7	5,999.9	36.0	5.103	25	14	14.03	0.000
8	7,999.9	48.0	5.208	25	15	15.38	0.023
9	10,000.0	52.0	5.317	25	16	16.39	0.026
10	12,000.0	60.0	5.429	25	17	17.19	0.006
11	15,000.0	68.0	5.547	25	18	18.12	0.002
12	19,999.9	80.0	5.673	25	19	19.23	0.012
13	25,000.0	84.0	5.811	25	20	20.03	0.000
14	30,000.0	88.0	5.966	25	21	20.62	0.038

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 7

$$\chi^2 = 0.983 \quad df = 12$$

Prob. = 1.290E-05

ตารางผนวกที่ 60 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษ ของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาซึ่งต่อการตายของหนอนกระดูกวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 4,716.7	.95	3,326.2 < LC < 6,471.2
95 = 132,386.7	.95	67,989.6 < LC < 380,063.0

Regression line :  $Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$

$$A = 5.128 +/- 7.942E-02 \quad 5.049 < A < 5.208$$

$$\text{Slope} = 1.136 +/- 0.14107 \quad 0.994 < B < 1.277$$

$$M = 13.787 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 5.086E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$

ตารางผนวก 61 แสดงการวิเคราะห์ค่า corrected mortality และค่า probit analysis ของสาร สกัดหมากเม็ดสีด้วยต่อการตายของหนอนกระเพี้ยงวัยที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน (feeding toxicity)

n	Conc. (mg./l.)	Corr. mort. (%)	probit	Total	Killed	Killed expected	$\chi^2$
				treated		contribution	
1	100.0	4.0	/	25	1	2.95	8092.047
2	249.9	8.0	3.256	25	2	2.96	76.167
3	499.9	16.0	3.610	25	3	3.03	0.007
4	1,000.0	28.0	3.847	25	4	3.38	0.791
5	2,000.0	40.0	4.188	25	6	4.61	1.112
6	4,000.0	48.0	4.323	25	7	7.53	0.067
7	5,999.9	56.0	4.567	25	9	10.14	0.235
8	7,999.9	60.0	4.891	25	12	12.29	0.013
9	10,000.0	64.0	4.998	25	13	14.04	0.173
10	12,000.0	68.0	5.208	25	15	15.48	0.036
11	15,000.0	76.0	5.429	25	17	17.17	0.005
12	19,999.9	76.0	5.8112	25	20	19.17	0.141
13	25,000.0	84.0	5.966	25	21	20.52	0.057
14	30,000.0	84.0	6.149	25	22	21.47	0.083

Mortality in the control : 0 %

Number of iteration : 28

$$\chi^2 = 8170.941 \quad df = 12$$

Prob. = 1

ตารางที่ 62 แสดงการวิเคราะห์ค่าความเป็นพิษของสารสกัดหมายจากเมล็ดสะเดาไทย  
ต่อการตายของหนอนกระดูกงวงที่ 4 โดยวิธีการทดสอบพิษทางการกิน  
(feeding toxicity)

LC	Level of confidence	Range
50 = 9,912.5	.95	7,988.0 < LC < 12,106.3
95 = 61,962.7	.95	40,788.1 < LC < 126,352.9

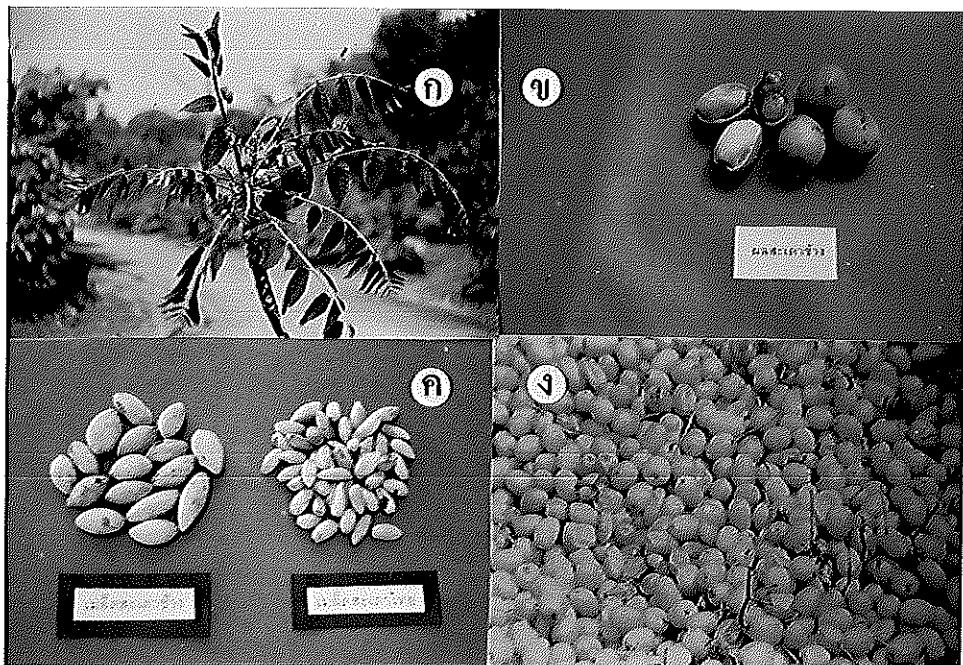
$$\text{Regression line : } Y = A + \text{Slope}^* (X - M)$$

$$A = 5.084 +/- 9.043E-02 \quad 4.994 < A < 5.174$$

$$\text{Slope} = 2.06 +/- 0.294 \quad 1.772 < B < 2.361$$

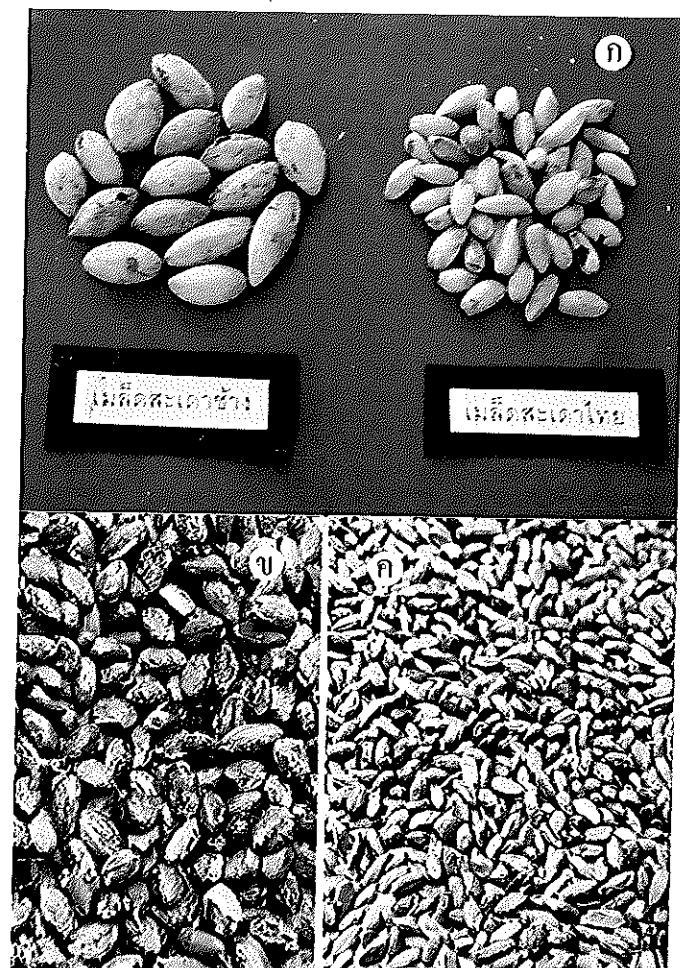
$$M = 14.037 \quad \text{Variance of the } LC_{50} = 1.948E-03$$

$$\text{heterogeneity} = 1$$



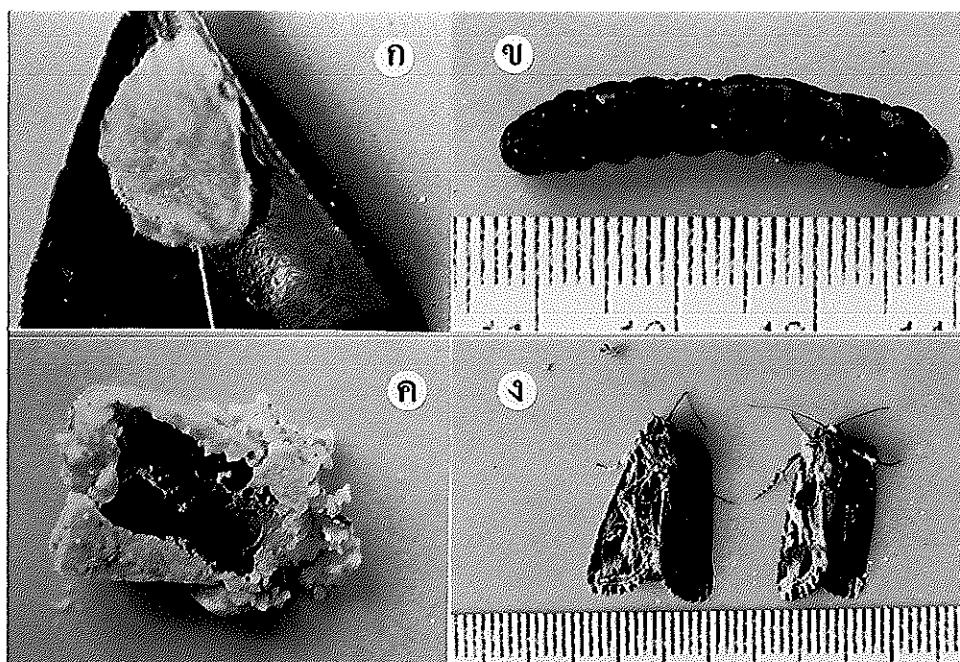
ภาพพนวกที่ 1 ลักษณะของสะเดาซึ่งและสะเดาไทย

- ก. ลักษณะยอดและดอกสะเดาซึ่ง
- ข. ลักษณะผลสะเดาซึ่ง
- ค. ลักษณะเมล็ดสะเดาซึ่ง (ซ้าย) และเมล็ดสะเดาไทย (ขวา)
- ง. ลักษณะผลสะเดาไทย



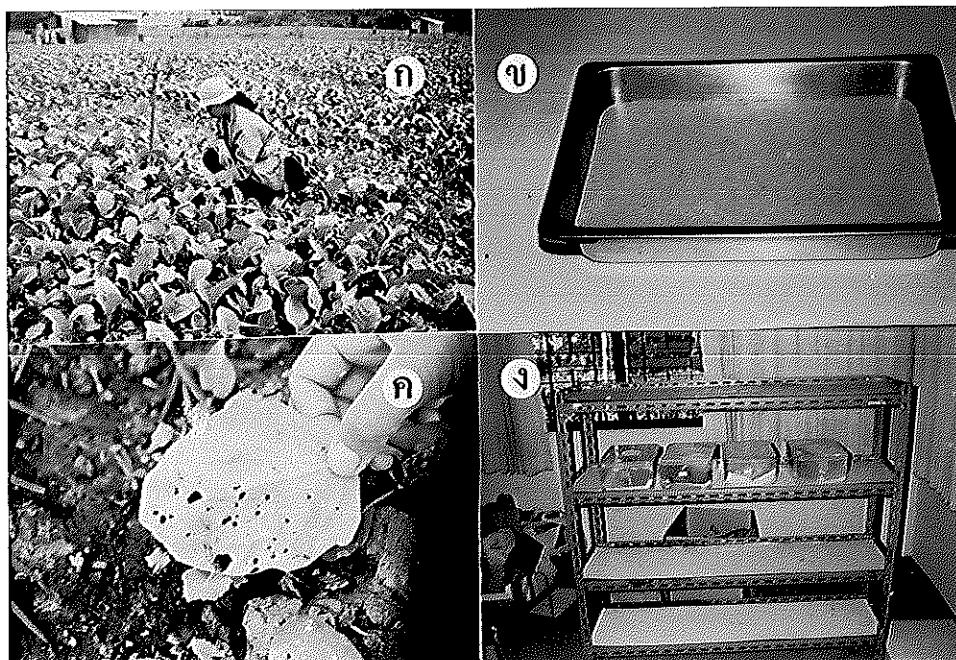
ภาพพนักที่ 2 ลักษณะของเมล็ดกระเทียมจีนและเมล็ดกระเทียมไทย

- ก. ลักษณะเมล็ดกระเทียมจีน (ซ้าย) ลักษณะเมล็ดกระเทียมไทย (ขวา)
- ข. ลักษณะเนื้อในเมล็ดกระเทียมจีน
- ค. ลักษณะเนื้อในเมล็ดกระเทียมไทย



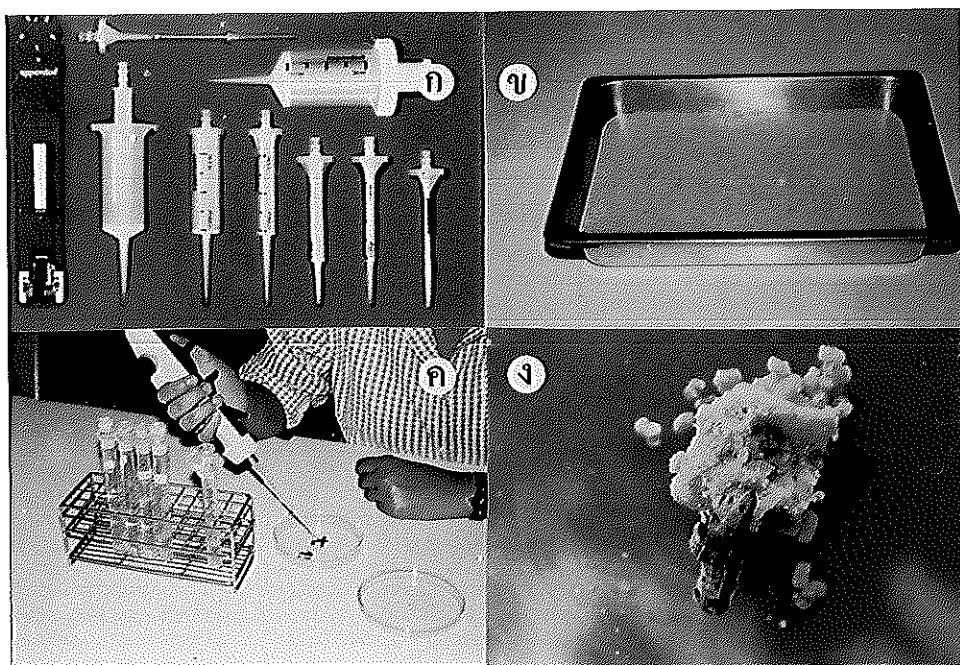
ภาพหมุนวงที่ 3 วัสดุจัดรีวิวตของหนอนกระทึกผัก

- ก. ระยะไข่
- ข. ระยะตัวหนอน
- ค. ระยะดักแด้
- ง. ระยะตัวเต็มวัยเพศผู้ (ซ้าย) เพศเมีย (ขวา)



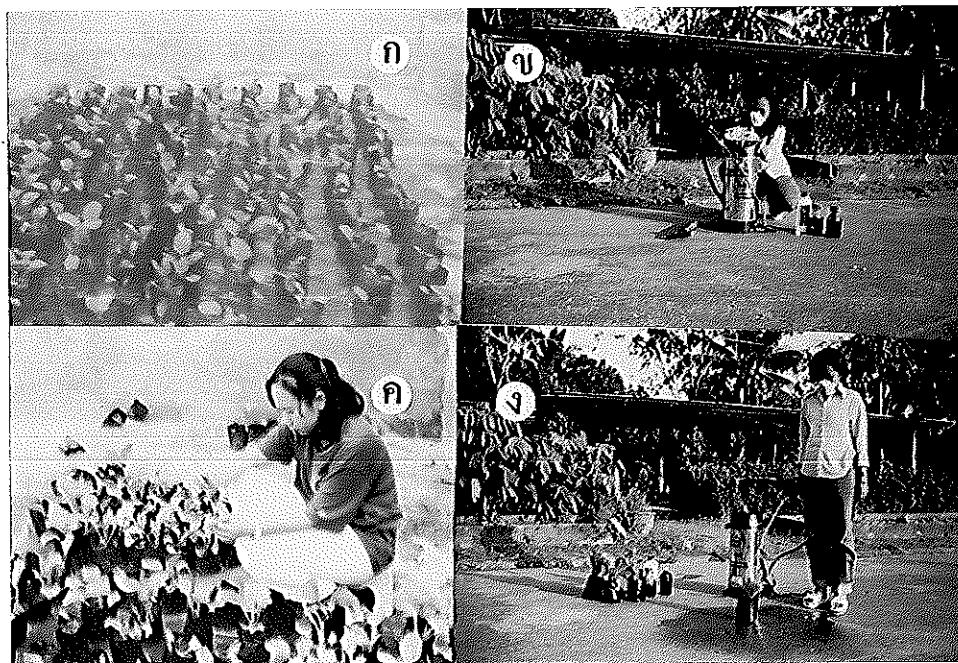
#### ภาพพนวกที่ 4 การเพาะเลี้ยงเพิ่มปริมาณหนอนกระทุ่ปัก

- ก. สภาพแเปล่งปฏิกคณ์ของเกษตรกร
- ข. ลักษณะอาหารเทียมที่ใช้เลี้ยงหนอนกระทุ่ปัก
- ค. ลักษณะการทำลายของหนอนกระทุ่ปัก
- ง. สภาพห้องปฏิบัติการเลี้ยงหนอนกระทุ่ปัก



### ภาพพนวกที่ 5 การทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัด

- ก. เครื่อง microapplicator
- ข. ลักษณะอาหารเทียม
- ค. การทดสอบพิษทางการสัมผัสด้วยวิธีการ topical application method
- ง. การนำอาหารที่ผสมสารทดสอบให้หนอนกระดูกกิน



#### ภาพผนวกที่ 6 การทดสอบการตัดจำนวนหนอนกระทุกบนต้นพืช

- ก. สภาพโรงเรือนที่ใช้ทำการทดสอบ
- ข. การเตรียมสารละลายเพื่อใช้ในการทดสอบ
- ค. การตรวจนับจำนวนหนอนกระทุกวัยที่ 2 ก่อนการฉีดพ่น
- ง. การฉีดพ่นสารทดสอบ

### สูตรอาหารเทียม

1. ถั่วเขียวบด	130.0	กรัม
2. wheat germ	43.3	กรัม
3. dry yeast	10.0	กรัม
4. methyl parahydroxy benzoate	2.5	กรัม
5. sorbic acid	1.5	กรัม
6. ascorbic acid	3.0	กรัม
7. casein	3.0	กรัม
8. sucrose	1.0	กรัม
9. agar	13.0	กรัม
10. choline chloride	0.5	กรัม
11. น้ำกัดดื่น	750	มิลลิลิตร
12. formalin 40%	2.0	มิลลิลิตร
13. vitamin*	10.0	มิลลิลิตร
13.1 niacin	600	มิลลิกรัม
13.2 inositol	500	มิลลิกรัม
13.3 calcium pantothenate	600	มิลลิกรัม
13.4 thiamine	150	มิลลิกรัม
13.5 riboflavin	150	มิลลิกรัม
13.6 pyridoxin	150	มิลลิกรัม
13.7 folic acid	15	มิลลิกรัม
13.8 biotin	12	มิลลิกรัม
13.9 vitamin B <sub>12</sub>	2	มิลลิกรัม

หมายเหตุ      vitamin stock\* อัตราส่วนต่อหน้า 100 มิลลิลิตร

ที่มา : คัดแปลงจากสูตรของกรมวิชาการเกษตร (2534)

### วิธีการเตรียมอาหารเทียม

1. ซึ่งส่วนประกอบอาหารเทียมตามสูตร
2. แบ่งน้ำออกเป็น 2 ส่วน
  - 2.1 สำหรับเคี้ยวสุน 400 มิลลิลิตร
  - 2.2 สำหรับป่นอาหาร 350 มิลลิลิตร
3. ใส่ถั่วเขียวบด บีสต์ wheat germ และ casein พร้อมน้ำลงในเครื่องป่นอาหาร พร้อมกับใส่ formalin เป็นลำดับต่อมา แล้วเดินเครื่องป่นอาหารประมาณ 2 นาที
4. นำ methyl parahydroxy benzoate และ sobic acid ไปละลายใน ethyl alcohol ในอัตรา 30 % w./v. แล้วนำมานาเบลงในเครื่องป่นอาหาร พร้อมเดินเครื่องป่น 1 นาที
5. ใส่ sucrose และ choline chloride ลงไป เดินเครื่องป่น 3 นาที
6. นำรากไวน์เค็มน้ำจางเค็ด แล้วปล่อยทิ้งไว้ให้เหลืออุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส
7. นำรากไวน์ที่ได้มานาเบลงในเครื่องป่นอาหาร (ควรเพิ่มระดับความแรงในการป่น) ในขณะที่ป่น เติม ascorbic acid และ vitamin stock ลงไปทีละน้อยจนหมด
8. เมื่ออาหารเป็นเนื้อเดียวกันแล้ว รีบเทใส่ภาชนะบรรจุอาหาร เมื่ออาหารเทียมแข็งตัว ทำการตัดชิ้นอาหารเทียมขนาดตามต้องการ

## ประวัติผู้เขียน

ชื่อ นางสาวปาริชาต ปาลินทร  
วัน เดือน ปีเกิด 5 มิถุนายน 2518  
บุณฑิการศึกษา  
ชั้น ปีที่สำเร็จการศึกษา<sup>๑</sup>  
วุฒิ สถานบันทึก  
ครุศาสตรบัณฑิต (ชีววิทยา) สถาบันราชภัฏมหาสารคาม 2540