



ใบรับรองวิทยานิพนธ์
บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์

วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต (ชีววิทยา)

ปริญญา

ชีววิทยา

สาขาวิชา

สัตววิทยา

ภาควิชา

เรื่อง ผลของสารสกัดจากใบเลี่ยนและใบละหุ่งแคงต่อการตายและการขับยับการกินของหนอนกระทุ่athom

Effects of *Melia azedarach* L. and *Jatropha gossypifolia* L. Leaf Extracts on Mortality and Antifeedant Activity of *Spodoptera exigua* Hübner

นามผู้วิจัย นางสาวนริศรา ปียะแสงทอง

ได้พิจารณาเห็นชอบโดย

อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก (อาจารย์สุกร บัลลังก์โพธิ์, ปร.ด.)

อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม (อาจารย์วันชัย ปลื้มภานุภัทร, วท.ด.)

หัวหน้าภาควิชา (รองศาสตราจารย์สมกพ นวีกาน, วท.ม.)

บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์รับรองแล้ว

(รองศาสตราจารย์กัญจนा ชีระกุล, D.Agr.)

คณบดีบัณฑิตวิทยาลัย

วันที่ _____ เดือน _____ พ.ศ. _____

วิทยานิพนธ์

เรื่อง

ผลของสารสกัดจากใบเลี่ยนและใบละหุ่งแดงต่อการตายและการขับยั้งการกิน
ของหนอนกระทุ่อม

Effects of *Melia azedarach* L. and *Jatropha gossypifolia* L. Leaf Extracts on Mortality
and Antifeedant Activity of *Spodoptera exigua* Hübner

โดย

นางสาวนริศรา ปิยะแสงทอง

เสนอ

บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
เพื่อความสมบูรณ์แห่งปริญญาวิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต (ชีววิทยา)
พ.ศ. ๒๕๕๓

สิงหนาท นตาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์

นริศรา ปีะแสงทอง 2553: ผลของสารสกัดจากใบเลี้ยงและใบblade บนกระเพาะต่อการตายและ
การขับถ่ายการกินของหนอนกระเพาะท้อง ปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต (ชีววิทยา)
สาขาวิชาชีววิทยา ภาควิชาสัตววิทยา อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก: อาจารย์วสกร
บัลลังก์โพธิ์, ปร.ด. 87 หน้า

หนอนกระเพาะท้องเป็นแมลงศัตรูพืชที่สำคัญ ซึ่งมีการพัฒนาในการต่อต้านยาฆ่าแมลงหลาย
ชนิด จึงส่งผลให้มีการควบคุมได้ยาก งานวิจัยนี้ได้ศึกษาเกี่ยวกับผลของสารสกัดจากใบเลี้ยงและ
ใบblade บนกระเพาะต่อหนอนกระเพาะท้องในวัยที่ 2 โดยใช้วิธีการจุ่มน้ำหนอนลงในสารสกัดที่ระดับความ
เข้มข้นต่างๆ (Dipping Method) และวิธีการกิน (Feeding Method) พบว่าสารสกัดจากใบเลี้ยงและ
ใบblade แห้งมีฤทธิ์เป็นสารฆ่าแมลง โดยที่เวลา 24 ชั่วโมงสารสกัดจากใบเลี้ยงซึ่งใช้อุทกานอล
70 เบอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำลายซึ่งถือเป็นสารที่ออกฤทธิ์ที่สุด ($LC_{50} = 4031.61 \pm 527.581$ ppm)
รองลงมาคือ สารสกัดจากใบblade แห้งซึ่งใช้อุทกานอล 70 เบอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำลาย
($LC_{50} = 6855.88 \pm 1699.650$ ppm), สารสกัดจากใบเลี้ยงซึ่งใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำลาย
($LC_{50} = 7775.85 \pm 821.015$ ppm) และสารสกัดจากใบblade แห้งซึ่งใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำลาย
($LC_{50} = 17251.51 \pm 2145.518$ ppm) โดยสารสกัดทั้งสองไม่มีความแตกต่างในเรื่องค่าความเป็นพิษ
ที่ช่วงเวลาทดสอบที่แตกต่างกัน ทั้งนี้ จากการทดสอบกับแมลงเปีย (*Meteorus pulchricornis*)
พบว่า สารสกัดทั้งสองชนิดมีความเป็นพิษต่อแมลงเปียในระดับต่ำ โดยวิธีสัมผัส (contact
toxicity) ดังนั้นสารจากใบของต้นเลี้ยงและใบblade แห้งจึงมีแนวโน้มในการนำไปใช้อย่าง
แพร่หลายแทนการใช้สารเคมีในการควบคุมกำจัดแมลงศัตรูพืชได้ในอนาคต

Narisara Piyasaengthong 2010: Effects of *Melia azedarach* L. and *Jatropha gossypifolia* L. Leaf Extracts on Mortality and Antifeedant Activity of *Spodoptera exigua* Hübner. Master of Science (Biology), Major Field: Biology, Department of Zoology. Thesis Advisor: Ms. Vasakorn Bullangpoti, Ph.D. 87 pages.

Spodoptera exigua (Hübner) (Lepidoptera: Noctuidae), an important insect pest of many field crops, has developed resistance to various insecticides, making its control increasingly difficult. This study explored the effects of *Melia azedarach* L. and *Jatropha gossypifolia* L. leaf extract on second instar *S. exigua* larvae survival by the dipping method and feeding method. The both of leaf extracts showed insecticide activities; the 24 hour highest toxicity is the crude extract of *M. azedarach* with ethanol 70% as varies solvent ($LC_{50} = 4031.61 \pm 527.581$ ppm) then the crude extract of *J. gossypifolia* extract with ethanol 70% as varies solvent ($LC_{50} = 6855.88 \pm 1699.650$ ppm), crude extract of *M. azedarach* with distilled water as varies solvent ($LC_{50} = 7775.85 \pm 821.015$ ppm) and crude extract of *J. gossypifolia* with distilled water as varies solvent ($LC_{50} = 17251.51 \pm 2145.518$ ppm). All extract shows no significant in toxicity over the time. In the case of contact toxicity on natural enemy, *Meteorus pulchricornis*, the both of crude extracts showed low toxicity. Both of extracts may be an alternative for natural pesticides against this insect pest in the future.

Student's signature

Thesis Advisor's signature

/ /

กิตติกรรมประกาศ

ขอขอบพระคุณ ดร.วสกร บัลลังก์โพธิ์ อาจารย์ที่ปรึกษาหลักวิทยานิพนธ์ และดร.วันชัย ปลื้มภานุกัตร อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม ที่ให้คำแนะนำและแก้ไขปัญหาต่างๆตลอดการทำวิจัยในครั้งนี้

ขอขอบพระคุณ Prof. Dr. Hiroshi HONDA และ Assoc. Prof. Dr. Yooichi KAINOH Institute of Agriculture and Forestry, University of Tsukuba, Japan ที่เอื้อเพื่อห้องปฏิบัติการในการทดลองและเทคนิคการทดสอบความเป็นพิษของพืชที่มีต่อแมลง รวมทั้งเอื้อเพื่อแทนเมียนหนอนกระทุ่ห้อมและอุบقرน์ที่ใช้ในการทดลอง

ขอขอบคุณสมาชิกในครอบครัว ที่ เพื่อน ทุกคนที่ช่วยให้คำแนะนำต่างๆ ที่มีประโยชน์ต่องานวิจัย สุดท้ายนี้ขอขอบพระคุณ โครงการพัฒนาและส่งเสริมผู้มีความสามารถพิเศษทางวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี (พสวท.) ที่ช่วยสนับสนุนงบประมาณการทำวิจัยในครั้งนี้

นริศรา ปิยะแสงทอง
มีนาคม 2553

สารบัญ

หน้า

สารบัญ	(1)
สารบัญตาราง	(2)
สารบัญภาพ	(3)
คำอธิบายสัญลักษณ์และคำย่อ	(6)
คำนำ	1
วัตถุประสงค์	4
การตรวจเอกสาร	5
อุปกรณ์และวิธีการ	
อุปกรณ์	24
วิธีการ	26
ผลการทดลองและวิจารณ์ผลการทดลอง	
ผลการทดลอง	37
วิจารณ์ผลการทดลอง	62
สรุปและข้อเสนอแนะ	
สรุป	66
ข้อเสนอแนะ	66
เอกสารและสิ่งอ้างอิง	67
ภาคผนวก	76
ประวัติการศึกษา และการทำงาน	87

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
1 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระทุ่หอม ⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนโดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบโดยวิธีจุ่มกับสารละลายโดยตรง (Dipping method)	39
2 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระทุ่หอม ⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนโดยใช้อ ethanol อล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบโดยวิธีจุ่มกับสารละลายโดยตรง (Dipping method)	41
3 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระทุ่หอม ⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบมะ忽่ดแดงโดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบโดยวิธีจุ่มกับสารละลายโดยตรง (Dipping method)	45
4 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระทุ่หอม ⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบมะ忽่ดแดงโดยใช้อ ethanol อล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบโดยวิธีจุ่มกับสารละลายโดยตรง (Dipping method)	47
5 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ <i>Meteorus pulchricornis</i> ⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนโดยใช้อ ethanol อล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ที่เวลา 4 วัน และ 5 วัน	58
6 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ <i>Meteorus pulchricornis</i> ⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบมะ忽่ดแดงโดยใช้อ ethanol อล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ที่เวลา 4 วัน และ 5 วัน	60

สารบัญภาพ

	ภาพที่	หน้า
1	ลักษณะต้นเลี่ยน (<i>Melia azedarach</i> L.)	6
2	ลักษณะดอกของต้นเลี่ยน	6
3	ลักษณะผลของต้นเลี่ยน (ก: ผลอ่อนสีเขียว; ข: ผลแก่สีเหลือง)	7
4	โครงสร้าง 1-methacrylyl-3-acetyl-11-methoxymeliacarpinin	8
5	โครงสร้าง 1-(2-methylpropanoyl)-3-acetyl-11-methoxymeliacarpinin	8
6	โครงสร้าง meliacarpinin D	8
7	โครงสร้าง melianin B	9
8	ลักษณะของต้นละหุ่งแดง	11
9	ลักษณะดอกและผลของต้นละหุ่งแดง	11
10	โครงสร้าง jatrophenone	12
11	โครงสร้าง cleomiscosin A	12
12	Soxhlet's extractor	14
13	สูตร โครงสร้างของตัวทำละลายชนิดต่างๆ	15
14	ตัวเต็มวัยของหนอนกระทุ่athom (<i>Spodoptera exigua</i>)	17
15	หนอนกระทุ่athom (ระยะที่ 5)	18
16	ระยะดักแด้ของหนอนกระทุ่athom	18
17	แสดงลักษณะการทำลายของหนอนกระทุ่athom	19
18	แมลงเป็นเพศเมีย (<i>Meteorus pulchricornis</i>)	21
19	วงจรชีวิตของแมลงเป็นเพศ <i>Meteorus pulchricornis</i>	22
20	แสดงขั้นตอนการเลี้ยงหนอนกระทุ่athom	27
21	แสดงตู้เลี้ยงแมลงที่มีการควบคุมอุณหภูมิ (Environment chamber)	28
22	แสดงกล่องเลี้ยงแมลงที่ใช้ในการวางไข่ของ <i>Meteorus pulchricornis</i>	28
23	แสดงกรงพลาสติกเลี้ยงตัวเต็มวัย <i>Meteorus pulchricornis</i>	29
24	ตัวอย่างพืชที่ต้องการศึกษา	30
25	แสดงการสกัดสาร โดยใช้ Soxhlet's extractor	30

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
26	แสดงการระเหยตัวทำละลายออกโดยใช้เครื่อง Rotary evaporator	31
27	แสดงการเตรียมสารละลายที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ	32
28	แสดงการทดสอบแบบ Dipping Method	33
29	แสดงระดับความเข้มข้นที่ใช้ในการทดสอบสารสกัดที่ได้จากใบเลี้ยง (Dipping Method)	33
30	แสดงระดับความเข้มข้นที่ใช้ในการทดสอบสารสกัดที่ได้จากใบลงทะเบ่แดง (Dipping Method)	34
31	แสดงระดับความเข้มข้นต่างๆของสารสกัดจากใบเลี้ยงและใบลงทะเบ่แดงในการทดสอบด้วยวิธี Feeding Method	35
32	แสดงการทดสอบแบบ Feeding Method	36
33	ทดสอบการทดสอบแบบ Filter-paper Method	36
34	แสดงค่า LC ₅₀ ของหนองกระถุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยง โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 ชั่วโมง	40
35	แสดงค่า LC ₅₀ ของหนองกระถุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยง โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 48 ชั่วโมง	40
36	แสดงค่า LC ₅₀ ของหนองกระถุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยง โดยใช้อาบนอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 ชั่วโมง	42
37	แสดงค่า LC ₅₀ ของหนองกระถุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยง โดยใช้ ethanol 70% เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 48 ชั่วโมง	42
38	แสดงค่า LC ₅₀ ของหนองกระถุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบลงทะเบ่แดง โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 ชั่วโมง	46
39	แสดงค่า LC ₅₀ ของหนองกระถุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบลงทะเบ่แดง โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 48 ชั่วโมง	46

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่	หน้า
40 แสดงค่า LC ₅₀ ของหนองกระทู้หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงโดยใช้อุทานอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 ชั่วโมง	48
41 แสดงค่า LC ₅₀ ของหนองกระทู้หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงโดยใช้อุทานอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 48 ชั่วโมง	48
42 แสดงการตายเฉลี่ยของหนองกระทู้หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 16 วัน	50
43 แสดงน้ำหนักเฉลี่ยของหนองกระทู้หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 8 วัน	51
44 แสดงปริมาณการกินอาหารของหนองกระทู้หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เป็นระยะเวลา 8 วัน	52
45 แสดงการตายเฉลี่ยของหนองกระทู้หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 16 วัน	54
46 แสดงน้ำหนักเฉลี่ยของหนองกระทู้หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 8 วัน	55
47 แสดงปริมาณการกินอาหารของหนองกระทู้หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เป็นระยะเวลา 8 วัน	56
48 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ <i>Meteorus pulchricornis</i> หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนโดยใช้อุทานอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง	59
49 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ <i>Meteorus pulchricornis</i> หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงโดยใช้อุทานอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง	61

คำอธิบายสัญลักษณ์และคำย่อ

LC₅₀ (Median Lethal Concentration): ความเข้มข้นของสารที่ทำให้สัตว์ทดลองตายครึ่งหนึ่งของจำนวนที่นำมาใช้ในการทดสอบทั้งหมด

SD (Standard Deviation): ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐานเป็นค่าวัดการกระจายที่สำคัญทางสถิติ

ppm (parts per million): ส่วนในล้านส่วน เป็นหน่วยที่บอกปริมาณตัวเลขอยู่ในมวลหรือปริมาตรที่ละลายน้ำร้อยละ 1 ล้านหน่วย มีหน่วยเป็น มิลลิกรัมต่อลิตร (mg/l) หรือมิลลิกรัมต่อกิโลกรัม (mg/kg)

ผลของสารสกัดจากใบเลี้ยนและใบละหุ่งแดงต่อการตายและการยับยั้งการกิน ของหนอนกระทุ่่อม

Effects of *Melia azedarach* L. and *Jatropha gossypifolia* L. Leaf Extracts on Mortality and Antifeedant Activity of *Spodoptera exigua* Hübner

คำนำ

ในปัจจุบัน การป้องกันและกำจัดศัตรูพืชของเกษตรกรรมการใช้สารเฆี่ยนแมลงกันอย่างแพร่หลาย ซึ่งสารเหล่านี้นับวันจะมีราคาสูงขึ้นเรื่อยๆ เพราะสารเคมีส่วนใหญ่เป็นสารนำเข้าจากต่างประเทศอีกทั้งปัญหาจากการใช้สารเฆี่ยนแมลงเหล่านี้ก็เกิดขึ้นมากมาย เช่นเดียวกัน ได้แก่ การดื้อ ยาของแมลงศัตรูพืชซึ่งนับวันการต้านทานต่อสารเฆี่ยนแมลงมีอัตราสูงขึ้น เป็นผลให้เกษตรกรจำเป็นต้องใช้สารเฆี่ยนแมลงในปริมาณที่เพิ่มมากขึ้นทุกปี และเกิดปัญหาสารพิษตกค้างบนผลิตผลทางการเกษตรที่ส่งออกนอกประเทศทำให้เกิดปัญหาทางเศรษฐกิจตามมา โดยเฉพาะอย่างยิ่งสารเฆี่ยนแมลงเหล่านี้มักออกฤทธิ์ในวงกว้างจึงทำให้เกิดผลกระทบต่อสิ่งมีชีวิตที่มีประโยชน์ เช่น ตัวทำตัว เมี้ยน เป็นต้น ทำให้สูญเสียสมดุลของระบบนิเวศไป

หนอนกระทุ่่อม (Beet Armyworm), *Spodoptera exigua* (Hübner) (Lepidoptera : Noctuidae) เป็นศัตรูพืชที่มีพืชอาหารหลาภูมิคพบแพร่กระจายไปทั่วโลก พ布ว่ามีบันทึกครั้งแรกที่ประเทศสหรัฐอเมริกาในปี ก.ศ. 1876 และแพร่กระจายไปยังทวีปยุโรป เม็กซิโก และแคนาริบเบียน (Taylor and Riley, 2007) สร้างความเสียหายต่อผลผลิตทางการเกษตรอย่างมากในประเทศไทยเองมีการแพร่ระบาดตามแหล่งปลูกหอมนานาชนิดสิบปี เช่น ในเขตจังหวัดราชบุรี นนทบุรี ปทุมธานี เป็นต้น ซึ่งแหล่งปลูกดังกล่าวมีการระบาดเป็นประจำทุกปีและมักเกิดการระบาดรุนแรงในช่วงฤดูร้อน (ศศิเทพ, 2547) โดยจะกัดกินทำลายใบของพืชผลทางการเกษตร เช่น ต้นหอม กะหล่ำปลี ข้าวโพด ฝ้าย มะเขือเทศ และหญ้าที่ใช้ในการเลี้ยงปศุสัตว์ (alfalfa) (Wang et al., 2006) นอกจากนี้ยังพบว่าหนอนกระทุ่่อมมีความต้านทานต่อสารเฆี่ยนแมลงหลาภูมิคพบ เช่น chlorinated hydrocarbons, organophosphates, carbamates และ pyrethroids (Meinke and Ware, 1978; Chaufaux and Ferron, 1986; Brewer and Trumble, 1989)

ด้วยเหตุนี้จึงมีงานวิจัยมาหลายที่ที่เกี่ยวกับการศึกษาประสิทธิภาพของสารฆ่าแมลงชนิดใหม่ในการควบคุมประชากรหนอนกระทุ่ห้อม ได้แก่ chlorfenapyr (Farlow *et al.*, 1992; Wiley *et al.*, 1995), tebufenozide (Smagghe and Degheele, 1994), indoxacarb (DuPont, 1998) และ spinosad (Yee and Toscano, 1998) แต่สารฆ่าแมลงชนิดที่สังเคราะห์ขึ้นจากสารเคมีหลากหลายชนิดรวมถึงสารฆ่าแมลงในกลุ่ม organophosphosphate และ organochlorine เมื่อใช้อย่างต่อเนื่องพบว่าจะส่งผลกระทบต่อแหล่งน้ำ สิ่งมีชีวิตที่อยู่ในแหล่งน้ำและบริเวณใกล้เคียง เกิดผลเสียต่อสภาพแวดล้อมตามมา ดังนั้นจึงมีทางเลือกใหม่ในการควบคุมแมลงศัตรูพืช เช่น การใช้ไวรัสนิวเคลียร์โพลีเอ็นโซฟิส (Nuclear polyhedrosis Virus : NPV) และการใช้ microbial toxins เช่น *Bacillus thuringiensis* (Bt) (บรรณสิทธิ์, 2541)

การใช้สารสกัดจากพืชในการป้องกันและกำจัดแมลงศัตรูพืชเป็นที่รู้จักกันมานาน โดยใช้พืชที่มีองค์ประกอบทางเคมี (secondary metabolites) ที่สามารถออกฤทธิ์ในการใช้ควบคุมแมลงศัตรูพืชต่างๆ ได้ (Nathan *et al.*, 2008) เช่น ดอกไพรีทรัม (pyrethrum) ราโคโลเต็น (rotenone) ในยาสูบ (tobacco) เป็นต้น ต่อมามีการสังเคราะห์สารอนินทรีย์ที่มีคุณสมบัติในการควบคุมและกำจัดแมลงศัตรูได้ดีกว่า จึงทำให้ความนิยมการใช้สารสกัดจากพืชลดน้อยลง เพราะออกฤทธิ์ควบคุมการกำจัดแมลงศัตรูพืช เนื่องจากมีความจำเพาะในการกำจัดแมลงแต่ละชนิดที่แตกต่างกันไป มีข้อดีของการใช้และการเก็บรักษาที่ง่ายกว่าการใช้สารเคมี และนอกจากนี้ยังมีอثرการใช้งานที่สั้น อีกด้วย แต่ข้อดีก็คือสารสกัดจากพืชหลายตัว ได้อย่างรวดเร็วเมื่อถูกแสงอาทิตย์ อากาศและความชื้น จึงไม่ตอกถังในสิ่งแวดล้อม บางชนิดมีอันตรายน้อยต่อมนุษย์และสัตว์

นอกจากนี้ยังมีงานวิจัยต่างๆ ที่เกี่ยวข้องกับการนำสารสกัดจากพืชมาใช้ควบคุมศัตรูพืช เช่น สารสกัดจากพริกควบคุมด้วงวงข้าวโพด (*Sitophilus zeamais*) (Bullangpoti *et al.*, 2002) และหนอนกระทุ่ปัก (*Spodoptera litura*) (พุทธิพร, 2549) การใช้สารสกัดจากน้ำอ้อยหน้าควบคุม *Nephrotettix virescens* (Srisaard *et al.*, 2005) การใช้สารจากเมล็ดของ *Pachyrhizus erosus* ควบคุมยุงลาย (*Aedes aegypti* L.) (Srikhong *et al.*, 2006) และสาร alpha-mangostin ที่สกัดจากเปลือกมังคุด (*Garcinia mangostana*) ควบคุม *Nilaparvata lugens* และ *Sitophilus oryzae* (Bullangpoti *et al.*, 2004, 2006 and 2007) สารสกัดจากใบของ *Goniothalaus* (Annonaceae) ควบคุมประชากรหนอนกระทุ่ห้อม (Nathan *et al.*, 2008) ทั้งนี้สิ่งสำคัญที่ควรคำนึงถึงก็คือ สารสกัดจากพืชในประเทศไทยกำลังพัฒนาความมีราคาถูก พืชที่นำมาสกัดจะต้องเป็นพืชที่ปลูกในท้องถิ่นนั้น กรรมวิธีที่

ผลิตจะต้องไม่มีส่วนประกอบของสารสกัดที่จะส่งผลให้ตันทุนการผลิตสูง สารสกัดที่ได้ควรออกฤทธิ์กำจัดแมลงศัตรูพืชได้ในวงกว้าง แต่มีพิษน้อยหรือไม่ก่อให้เกิดพิษต่อมนุษย์และสัตว์ นอกจากนี้ยังมีรายงานว่าสารสกัดจากเลี่ยน (*Melia azederach* L.) และสารสกัดละหุ่งแดงมีฤทธิ์ในการควบคุมแมลงศัตรูพืชเนื่องจากมีสารสำคัญที่ออกฤทธิ์ในการขับยับการกินของแมลงหรือเป็นสารผู้ฆ่าแมลง เช่น meliartenin และ azadirachtin ในสารสกัดจากเลี่ยน jatrophenone (Ravindranath *et al.*, 2003) jatrodien และ gossypifan (Das *et al.*, 1995) ในสารสกัดจากละหุ่งแดง

วัตถุประสงค์

1. เพื่อศึกษาความเป็นพิษของสารสกัดจากใบเลี่ยน (*Melia azedarach* L. (Meliaceae)) และใบ落หุ่งแดง (*Jatropha gossypifolia* L. (Euphorbiaceae)) ต่อหนอนกระทุ่อมในตัวทำละลายที่เหมาะสมในการออกแบบชีดของสารสกัดทั้งสองชนิด
2. เพื่อศึกษาฤทธิ์การยับยั้งการกิน (Antifeedant) และฤทธิ์ความเป็นพิษโดยการกิน (feeding toxicity method) ของสารสกัดจากใบเลี่ยน (*Melia azedarach* L. (Meliaceae)) และใบ落หุ่งแดง (*Jatropha gossypifolia* L. (Euphorbiaceae)) ต่อหนอนกระทุ่อม
3. เพื่อถูผลความเป็นพิษต่อแมลงที่มีประโยชน์ คือ แตนเบี้ยน (*Meteorus Pulchricornis*)

การตรวจเอกสาร

1. เลี่ยน (*Melia azedarach* L.)

การจัดจำแนกทางอนุกรมวิธาน

Kingdom: Plantae

Division: Magnoliophyta

Class: Magnoliopsida

Order: Sapindales

Family: Meliaceae

Genus: *Melia*

Species: *Melia azedarach*

(เต็ม, 2544)

ชื่อสามัญ	: Chinaberry, Syringa, Persian lilac, Pride of India, common bead tree, Mindi
ชื่อท้องถิ่น	: เลี่ยน เลี่ยนใบใหญ่ เสี่ยน เกี้ยน

1.1 ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

เลี่ยนเป็นไม้ยืนต้น ผลัดใบที่มีลำต้นสูง 20-45 เมตร และมีเส้นผ่าศูนย์กลางของลำต้น กว้างประมาณ 30-60 เซนติเมตร (Orwa *et al.*, 2009) แตกกิ่งก้านสาขาออกรอบๆต้น ในออกเป็นช่อ ช่อหนึ่งจะมีใบอยู่ประมาณ 3-5 ใบ ช่อใบยาว 20-40 เซนติเมตร ลักษณะของใบย่อยเป็นรูปไข่ ปลายแหลม โคนใบสอบ ขอบใบเป็นฟันเลื่อย ใบด้านบนเป็นสีเขียวเข้ม ส่วนด้านล่างเป็นสีเขียวอ่อน ขนาดของใบกว้างประมาณ 1-1.5 นิ้ว ยาว 1.5-3 นิ้ว (ภาพที่ 1) ดอกออกเป็นช่ออยู่ตรงส่วนยอดของ ต้นและตามกิ่งใบ มีสีม่วงอ่อน ดอกที่โคนก้านช่อจะบานก่อน แล้วจะบานขึ้นไปตามลำดับ ดอก ยาวประมาณ 0.5 นิ้ว มีอยู่ 5 กลีบเกสรที่อยู่กลางดอกเป็นสีม่วงเข้ม (ภาพที่ 2) ผลเป็นลูกกลมโต ประมาณ 1-1.5 เซนติเมตร เมื่ออ่อนเป็นสีเขียว พองแก่เป็นสีเหลืองอ่อน (ภาพที่ 3) (Burks, 1997;

Radford *et al.*, 1968) ผลมีเมล็ดประมาณ 4-5 เมล็ด มักปลูกตามสวนสาธารณะ ริมทางเดินและขอบถนน (Batcher, 2008)



ภาพที่ 1 ลักษณะต้นเลื่อน (*Melia azedarach* L.)

ที่มา: ฐานข้อมูลพืชพิษ (2544)



ภาพที่ 2 ลักษณะดอกของต้นเลื่อน

ที่มา: ฐานข้อมูลพืชพิษ (2544)

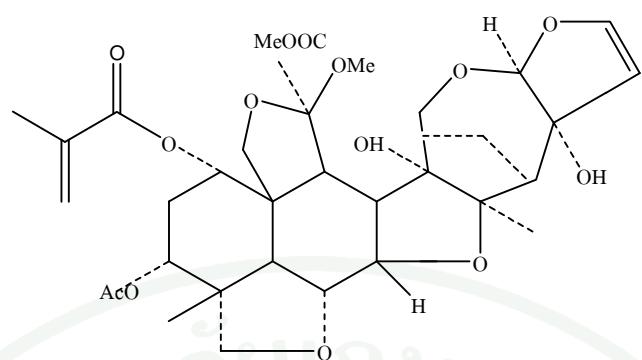


ภาพที่ 3 ลักษณะผลของต้นเลี่ยน (ก: ผลอ่อนสีเขียว; ข: ผลแก่สีเหลือง)

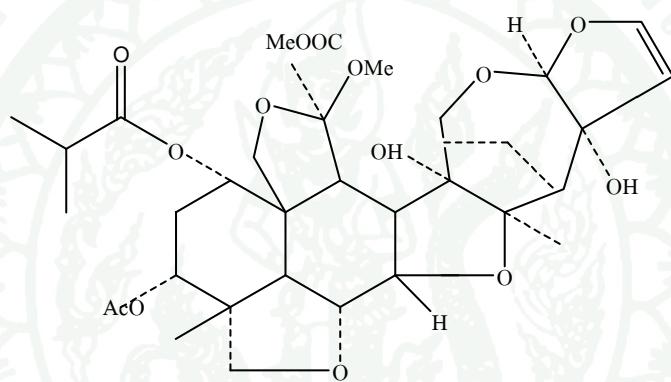
ที่มา: ฐานข้อมูลพืชพิษ (2544)

1.2 สารเคมีที่พบ

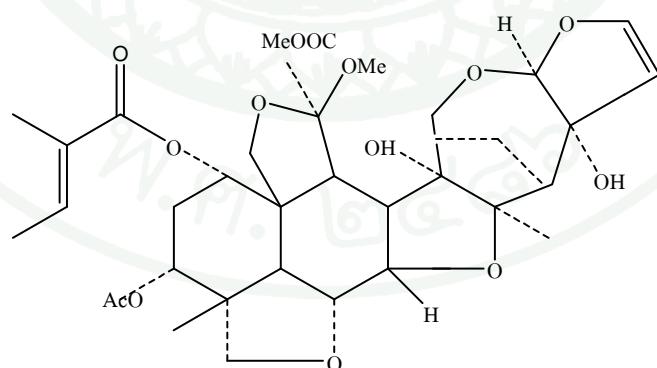
เลี่ยนนั้นประกอบไปด้วยสารต่างๆ มากมาย ดังเช่น ลำต้นประกอบด้วย surinaol, melianin b, sendanolactone, 3- α -hydroxy-4, ochinin acetate เป็นต้นประกอบด้วย glucopyranoside, kuline, kulactone, kulolactone (Chatterjee and Prakash, 1994) แก่นไม้ประกอบด้วย bakayanin, bakalactone, tannin (Sharma *et al.*, 2001) ในประกอบด้วย nimbinene, meliacin, quercetin, quercetin-3-O- β -rutinoside, kaempferol-3-O- β rutinoside, rutin and kaempferol-3-L-rhamno-D-glucoside (Sharma *et al.*, 2001; Khare, 2004) ผลประกอบด้วย azaridine, bakayanin, bakalactone (Khare, 2004), margosine, azadirone, azadiradione, epoxyazadiradione, ohchinol, ohchinin, ohchinolal, ohchinolides A and B, meliantriol, melianone, melianol, lupeol, β -sitosterol (Sharma *et al.*, 2001) เม็ดประกอบด้วย cystine, serine, arginine, glycine, glutamic acid, threonine, methionine, leucine, lycine and proline, limonoid glycosides, nimbinene, salannin and meldenin (Sharma *et al.*, 2001) icosane, tingenone, methyl heptanoate, methyl heptaicosanoate, methyl 3, octanoic nonanoic anhydride, hexadecanoic pentadecanoic anhydride and cabraleolactone (Bharti *et al.*, 2002) รากประกอบด้วย azadirachtin type limonoids ชนิดใหม่ 2 ชนิด คือ 1-methacrylyl-3-acetyl-11-methoxymeliacarpinin (ภาพที่ 4) และอีกชนิดหนึ่งคือ 1-(2-methylpropanoyl)-3-acetyl-11-methoxymeliacarpinin (ภาพที่ 5), meliacarpin D (ภาพที่ 6), melianin B (ภาพที่ 7) สกัดโดยใช้อุตสาหกรรมเป็นตัวทำละลาย (Fukuyama *et al.*, 2000)



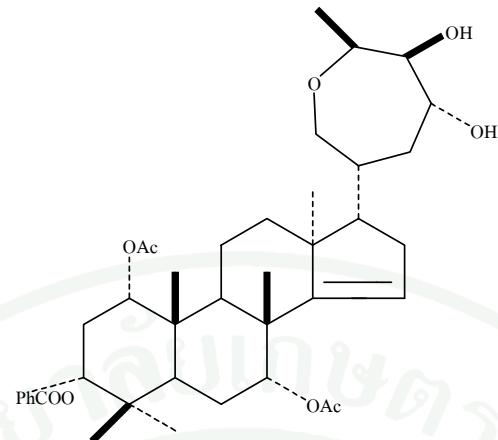
ภาพที่ 4 โครงสร้าง 1-methacrylyl-3-acetyl-11-methoxymeliacarpinin



ภาพที่ 5 โครงสร้าง 1-(2-methylpropanoyl)-3-acetyl-11-methoxymeliacarpinin



ภาพที่ 6 โครงสร้าง meliacarpin D



ภาพที่ 7 โครงสร้าง melianin B

1.3 ฤทธิ์ทางชีวภาพและประโยชน์

Haematological activity: สารสกัดจากใบมีฤทธิ์ในการเพิ่มจำนวนของ neutrophil และลดจำนวนของ lymphocyte ในหนู (Benencia *et al.*, 1992) **Antifeedant activity:** ในกรณ์ choice and no-choice bioassays ศึกษาผลของสารสกัดจากผลดิน ใบอ่อน และใบแก่ โดยใช้วิธี leaf-dipping method ที่ระดับความเข้มข้น 1-10 เบอร์เซ็นต์ พนว่า สารสกัดออกฤทธิ์ขับยุงการกินของ elm leaf beetle (*Xanthogaleruca luteola*) (Defago *et al.*, 2006) **Insecticidal activity:** สารสกัดจากลำต้น โดยใช้ methanol, acetone, benzene และ hexane เป็นตัวทำลาย ออกฤทธิ์ในการเป็นสารฆ่าแมลง *Helicoverpa armigera*, *Earias vittella* และ *Plutella xylostella* โดยสารสกัดที่ใช้เมทานอลเป็นตัวทำลายที่ระดับความเข้มข้น 7.5 เบอร์เซ็นต์ มีผลต่ออัตราการตายของตัวอ่อน และที่ความเข้มข้น 10 เบอร์เซ็นต์ มีผลต่อการทำลายไข่ของแมลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (Rani *et al.*, 1999) สารสกัดจากรากโดยใช้ methanol เป็นตัวทำลายที่ระดับความเข้มข้น 10 เบอร์เซ็นต์ ลดอัตราการเกิดใหม่ของตัวเต็มวัย และมีผลให้ตัวเต็มวัย *Earias vittella* มีวงชีวิตสั้นลง (Mahla *et al.*, 2002) ผงของสารสกัดจากส่วนผลโดยใช้ปิโตรเลียม อิเทอร์และอะซิโตนเป็นตัวทำลาย มีฤทธิ์เป็นสารไอล์ตัวเต็มวัย *Sitophilus oryzae* ที่ระดับความเข้มข้นที่แตกต่างกัน และสามารถบันทึกอัตราการตายได้เมื่อแมลงสัมผัสสารสกัดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ ซึ่งพบว่ามีอัตราการตายที่สูงขึ้นเรื่อยๆ เมื่อเวลาผ่านไป (El-Lakwah *et al.*, 1995) สารสกัดจากใบและผลโดยใช้น้ำเป็นตัวทำลายมีผลต่อการตายของ *Busseola fusca* อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (Gebre amkak and Azerefegne, 1999) นอกจากนี้ยังออกฤทธิ์เป็นสารฆ่าแมลง และเป็นสารไอล์ตัวอ่อนของ *Triatoma infestans* โดยสารสกัดจากผลดินออก

ฤทธิ์เป็นสารไอลไดดีที่สุดในตัวอ่อนระยะที่ 1 และ 4 ในขณะที่สารสกัดผลแก่มีฤทธิ์อ่อนและสารสกัดใบไม่ออกฤทธิ์ (Valladares *et al.*, 1999) Antifungal activity: สารสกัดจากผลสุกโดยใช้อุทาanol เป็นตัวทำละลาย ออกฤทธิ์ขับยุงการเจริญเติบโตของ *Aspergillus flavus*, *Fusarium moniliforme*, *Microsporum canis* และ *Candida albicans* (Carpinella *et al.*, 1999) Antibacterial activity: สารสกัดจากดอกโดยใช้มีเทานอลเป็นตัวทำละลาย ออกฤทธิ์ขับยุง *Staphylococcus aureus* จากการติดเชื้อที่บริเวณผิวหนัง (Sallem *et al.*, 2002)

2. ละหุ่งแคง (*Jatropha gossypifolia* L.)

การจัดจำแนกทางอนุกรมวิธาน

Kingdom: Plantae

Division: Magnoliophyta

Class: Magnoliopsida

Order: Malpighiales

Family: Euphorbiaceae

Genus: *Jatropha*

Species: *Jatropha gossypifolia*

(เต็ม, 2544)

ชื่อสามัญ : Bellyache Bush, Cotton Leafed Jatropha

ชื่อท้องถิ่น : ละหุ่งแคง สนูปแคง สนูปเลือด สลอดแคง สีลอด หงษ์เทศ

2.1 ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

เป็นไม้พุ่มหรือไม้ล้มลุก พบรกร้ายได้ทั่วไปในพื้นที่ของประเทศไทยเดียว (Ravindranath *et al.*, 2003) และเป็นวัชพืชที่มีการแพร่กระจายอย่างรวดเร็วແ penetate ตอนเหนือของประเทศไทยอสเตรเลีย ตั้งแต่ปลายปี 1800 (Bebawi *et al.*, 2007a) พบร่วมกับต้นกำเนิดมาจากประเทศไทยราชชีล ลำต้นสูงได้ถึง 3 เมตร ใบเดี่ยวเรียงสลับ เส้นผ่านศูนย์กลาง 5-10 เซนติเมตร ขอบใบเว้าเป็นพู 3-5 พู มีขนาดกว้าง และยาวประมาณ 20 เซนติเมตร มีก้านใบยาวปกคุณด้วยขนสีน้ำตาลหายา (Ogundare, 2007)



ภาพที่ 8 ลักษณะของต้นละหุ่งแดง

ที่มา : Wikimedia Commons (2008)

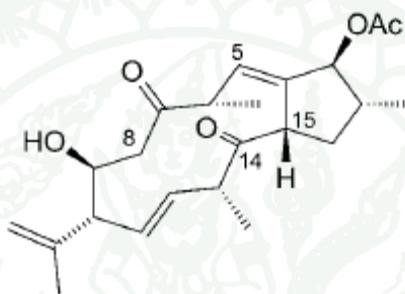


ภาพที่ 9 ลักษณะดอกและผลของต้นละหุ่งแดง

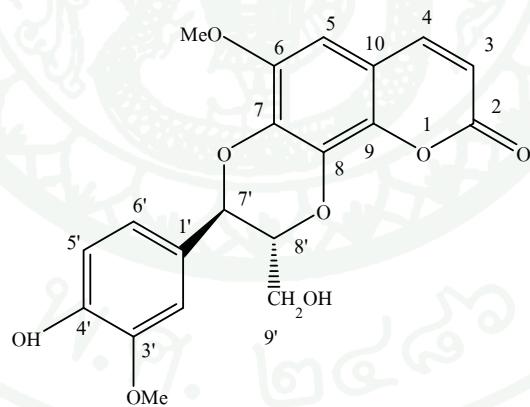
ที่มา : Wikimedia Commons (2008)

2.2 สารเคมีที่พบ

จากรายงานการวิจัยของ Ravindranath และคณะ (2003) พบว่าจะหุ่งแดงประกอบด้วยสาร Jatrophenone($C_{22}H_{30}O_4$) ซึ่งมีฤทธิ์ในการทำยารักษาโรคและสารผ่าแมลง นอกจากนั้นยังพบว่า ลงทะเบียนหุ่งแดงขังประกอบด้วยสาร Jatropholones A และ B, Jatrophan, gadain และ cleomiscosin A (Das *et al.*, 2003) และยังมีสารเคมีสำคัญอื่นๆ เช่น apigenin, cyclogossine A และ B, Jatrodien, gossypibetilene, prasanthaline (นันทวัน, 2539) นอกจากนี้ขังประกอบไปด้วยกรดไขมันหลายชนิด ได้แก่ Lauric, Myristic, Oleic, Linoleic, Arachidic และ Ricinoleic (Hosamani and Katagi, 2008)



ภาพที่ 10 โครงสร้าง jatrophenone (Zhang *et al.*, 2009)



ภาพที่ 11 โครงสร้าง cleomiscosin A

2.3 ฤทธิ์ทางชีวภาพและประโยชน์

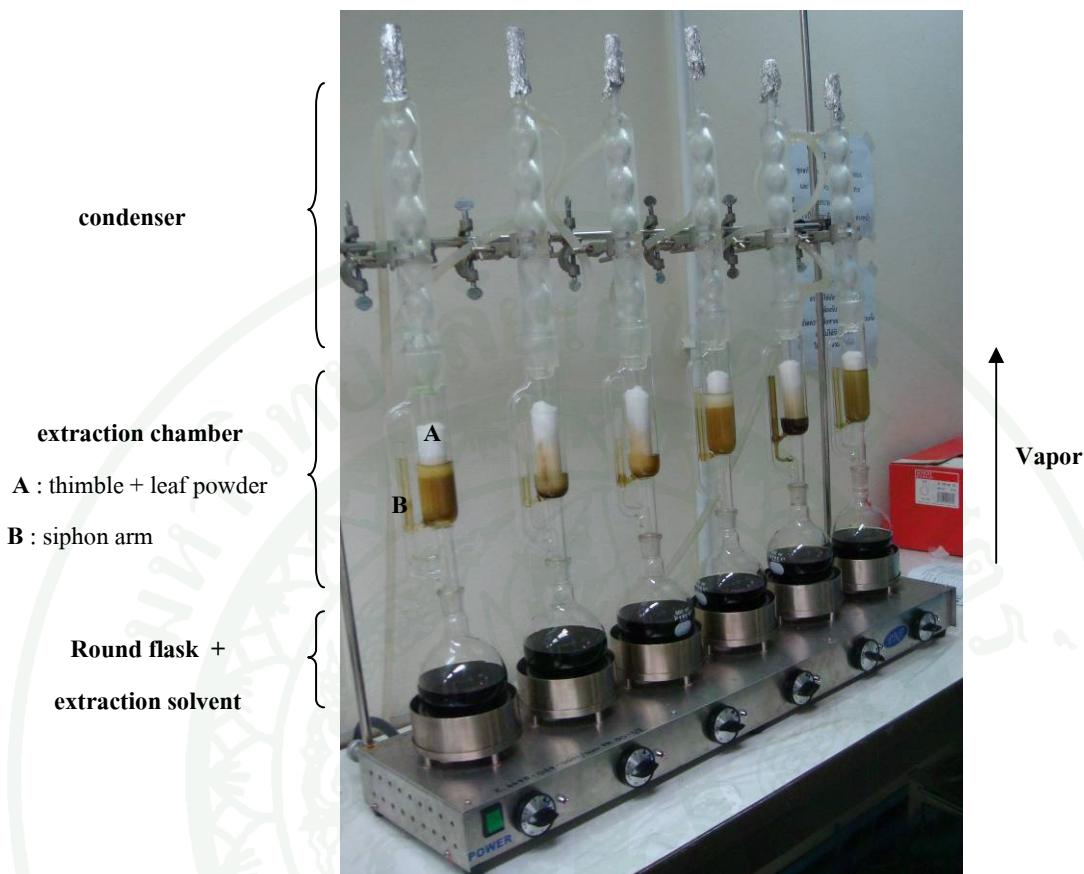
ใบส่วนยอดสีเดงม่วง นำมาใช้เป็นวัตถุคุณลักษณะเด่น ใหม่ให้สีเขียวอมเหลือง ในทาง สมุนไพร นำมายางสามารถนำมาใช้ในการห้ามเลือดจากบาดแผลบริเวณผิวนานั้นและจมูก และนำมา ใช้เป็นยาเพื่อบรรเทาอาการระคายเคืองได้ ใบต้มรับประทานแก้ปวดท้อง แก้ไข้ ตำพอกแก้ฟื้บ แก้ผื่น

กัน ส่วนของรากและลำต้นได้คิดใช้เป็นยารักษาโรคหืด เมล็ด ภายในเมล็ดจะประกอบไปด้วย น้ำมัน ซึ่งนำมาทำเป็นยาถ่ายและใช้สำหรับถ่ายน้ำ เหลืองเสีย (นันทวน, 2539) น้ำมันหล่อลื่น เครื่องยนต์ อุตสาหกรรมทำสี ทำหมึกพิมพ์ เครื่องสำอาง สมุนไพรนำเมล็ดจะหุงมาป่นเอาน้ำมัน กาก เหนมาที่จะนำมาทำเป็นปุ๋ย เพราะมีสารที่เป็นประโยชน์ ต่อการเจริญเติบโตของพืช ได้แก่ ในโตรเจน พอสฟอรัส และโพแทสเซียม

3. วิธีการตรวจสอบทางเคมีเบื้องต้นของสารสกัดจากพืช (Phytochemical screening)

สารสกัดจากพืชมีองค์ประกอบสารเคมีภายในสารสกัดมากมาย ดังนั้นจึงมีความจำเป็นต้อง ตรวจสอบสารเคมีซึ่งเป็นองค์ประกอบของสารสกัดจากพืช โดยการนำพืชชนิดต่างๆ และส่วน ต่างๆของลำต้นมาสกัดแยกต่อจนได้สารบริสุทธิ์ จำนวนนี้จึงนำไปหาสูตรโครงสร้างทางเคมีและ ตรวจสอบฤทธิ์ทางเภสัชวิทยา ซึ่งวิธีการตรวจสอบเบื้องต้นเพื่อหาสารเคมีในพืชควรจะต้องเป็นวิธี ที่เร็ว ทำได้ง่าย ใช้เครื่องมือน้อยที่สุด และเป็นวิธีตรวจสอบที่ค่อนข้างเฉพาะสำหรับกลุ่มของ สารเคมีที่ต้องการ สามารถบอกชนิดและปริมาณของสารอย่างคร่าวๆ ได้ (นพมาศ, 2544)

การสกัดสารจากพืชอาจทำได้หลายวิธี ขึ้นอยู่กับชนิดของพืชที่ต้องการสกัด ทั้งนี้จะต้อง หลีกเลี่ยงการใช้อุณหภูมิที่สูงจนเกินไปในการสกัด เนื่องจากจะทำให้สารสำคัญในพืชสลายตัวได้ และชนิดของตัวทำละลายที่ใช้มีความสำคัญเช่นเดียวกัน เช่น การสกัดด้วย Soxhlet's Extractor เป็นวิธีการสกัดแบบต่อเนื่องประมาณ 6-8 ชั่วโมง โดยใช้ตัวทำละลายซึ่งมีจุดเดือดต่ำ การสกัดทำ ได้โดยให้ความร้อนแก่ตัวทำละลายใน flask เพื่อให้ตัวทำละลายระเหยขึ้นไป แล้วกลับตัวลงมาใน thimble ซึ่งบรรจุพืชที่ต้องการสกัดซึ่งมีลักษณะเป็นผงไว้ เมื่อตัวทำละลายใน extracting chamber สูงถึงระดับหนึ่ง สารสกัดจะไหลกลับลงไปใน flask ที่ได้ใส่ตัวทำละลายไว้ในตอนต้น การสกัดจะ มีการหมุนเวียนตัวทำละลาย เช่นนี้ไปเรื่อยๆ จนกระทั่งการสกัดสมบูรณ์ (นพมาศ, 2544) จึงจัดได้ว่า วิธีนี้เป็นการสกัดสารจากพืชที่ทำได้ง่าย และประหยัดตัวทำละลาย เมื่อเปรียบเทียบการสกัดวิธีอื่น



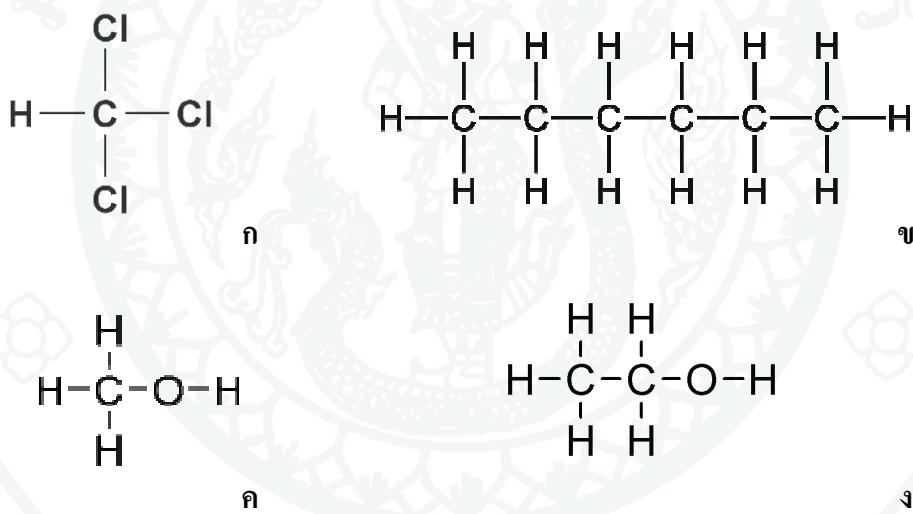
ภาพที่ 12 Soxhlet's extractor

ตัวทำละลายเป็นปัจจัยหนึ่งที่มีความสำคัญสำหรับการสกัดแยกสาร ซึ่งหลักในการเลือกใช้ตัวทำละลายอาศัยหลักเกณฑ์ต่อไปนี้คือ

1. สารที่ต้องการและตัวทำละลายจะต้องมีคุณสมบัติความเป็นขั้วคล้ายคลึงกัน
2. ตัวทำละลายจะต้องมีความสามารถในที่จะละลายสารที่ต้องการออกมากที่สุด ในขณะที่ละลายสารที่ไม่ต้องการออกมาน้อยที่สุด (selectivity)

ตัวทำละลายที่นิยมใช้กันมาก ได้แก่

1. คลอโรฟอร์ม (chloroform) เป็นตัวทำละลายที่ดีแต่มี selectivity น้อย
2. อีเทอร์ (ether) มีอำนาจในการละลายน้อยกว่าคลอโรฟอร์ม แต่มี selectivity ดีกว่า คลอโรฟอร์ม ข้อเสียคือ ระเหยง่าย ระเบิดง่าย เกิด oxide ได้ง่ายและคุณน้ำได้มาก
3. เฮกเซน (hexane) เหมาะสำหรับใช้ในการสกัดสารที่ไม่มีข้าว จึงมักใช้เป็นตัวทำละลาย สำหรับกำจัดไขมันจากสมุนไพร
4. แอลกอฮอล์ ที่ใช้มากคือเมทานอล (methanol) และเอทานอล (ethanol) เนื่องจากมีอำนาจในการละลายกว้างมาก และยังใช้ทำลายเอนไซม์ในพืชด้วย



ภาพที่ 13 สูตรโครงสร้างของตัวทำละลายชนิดต่างๆ

ก : คลอโรฟอร์ม

ข : เฮกเซน

ค : เมทานอล

ง : เอทานอล

ແມ່ນົດທີ່ນຳມາສຶກຂາ

4. ຜනອນກະທູ້ຫອມ (*Spodoptera exigua*)

ຜනອນກະທູ້ຫອມ (Beet armyworm) ເປັນຜනອນທີ່ມີພື້ອາຫາຮາຍໝາຍໝິດ ໄດ້ແກ່ ກະທລໍາປັບປຸງ
ມະເນື່ອເຖິງ ພັກຄາດຫອມ ຜ້າຍ ເປັນຕົ້ນ ພບວ່າມີແລ້ວກຳນົດອູ້ໃນແຄນເອເຊີຍຕະວັນອອກເລີ່ມໃຕ້ ພບ
ຄົງແກຣກທີ່ອເມັນາເຫັນອປະມານປີ 1876 ທີ່ຮູ້ໄອເຮັດອນ ແລະ ແພຣະບາດເຂົ້າໄປໃນຮູ້ຟລອອົດາໃນປີ
1924 ມີຈຳນວນນ້ອຍໃນຊ່ວງຄຸດໜາວ ເນື່ອຈາກພື້ອາຫາມນີ້ປົກມານນ້ອຍ (Taylor and Riley, 2007)
ທີ່ນີ້ປະເທດໄທຍຈັດເປັນປະເທດເກຍຕຽກຮ່ວມ ດັ່ງນັ້ນ ພລຜລິດທາງການເກຍຕຽກຈຶ່ງມີຄວາມສຳຄັນທາງ
ເຄຮຍສູກິຈເປັນອ່າງນາກ ການທຳລາຍຂອງຜනອນກະທູ້ຫອມຈະກ່ອໄຂເກີດຄວາມເສີຍຫາຍອ່າງຮວດເຮົວ
ໂດຍເລັພະໃນຄຸດຮ້ອນ ຈຶ່ງເປັນປັງຫາຮ້າຍແຮງສຳຫັບຜູ້ປຸກຫອມ ຮວມທັງພື້ນໄຮ່ແລະ ພື້ສວນອີກຫລາຍ
ໝົດ ປຶ້ງໃນການທີ່ເກີດການຮະບາດມາກໆ ແລະ ເກຍຕຽກ ໄນເຮັດວຽກ ໃນການກຳຈັດ ອີກຫລາຍ
ຜລກະທບຕ່ອງຈຳນວນຜລຜລິດເປັນອ່າງນາກ

ກາຮັດຈຳແນກທາງອນຸກຮມວິຫານ

Kingdom: Animalia

Phylum: Arthropoda

Class: Insecta

Order: Lepidoptera

Family: Noctuidae

Genus: *Spodoptera*

Species: *Spodoptera exigua*

4.1 รูปร่างลักษณะและชีวประวัติ

หนอนกระทุ่หอมตัวเต็มวัย (ภาพที่ 14) มีขนาดปานกลาง เป็นผีเสื้อถูกคลังกืนสิน้ำตาลเข้มปนเทา เมื่อถูกปักตัวที่ก้าง 25-30 มิลลิเมตร มีจุดสีน้ำตาลอ่อน สีเทา หรือสีขาวที่หลังปีกคู่หน้า 2 จุด ตัวเต็มวัยมีอายุประมาณ 9-10 วัน วงชีวิตของหนอนกระทุ่หอมมีอายุประมาณ 24 วัน เริ่มที่จะผสมพันธุ์กันเมื่อมีอายุได้ 2-3 วันหลังออกจากดักแด้ ตัวเมียวางไข่เป็นกลุ่ม กลุ่มละประมาณ 50-150 ฟอง ตัวเมียจะสามารถถูกอกไข่ได้ประมาณ 300-600 ฟอง ไข่มีสีเขียวหรือขาว ปกกลุ่มด้วยขนสีน้ำตาลอ่อน ไข่จะฟักเมื่อมีอายุได้ 2-4 วัน สังเกตได้จากไข่จะเปลี่ยนเป็นสีดำ



ภาพที่ 14 ตัวเต็มวัยของหนอนกระทุ่หอม (*Spodoptera exigua*)

ที่มา : Flickr (2009)

ตัวหนอนมีทั้งหมด 5 ระยะ การเปลี่ยนระยะของหนอนจะขึ้นอยู่กับอุณหภูมิในขณะนั้น ซึ่งในฤดูร้อน พบว่าตัวหนอนวัย 1 เปลี่ยนเข้าสู่วัยที่ 2 ใช้เวลาประมาณ 2 วัน หนอนวัย 2 เข้าสู่วัย 3 ใช้เวลาประมาณ 2 วัน หนอนวัย 3 เข้าสู่วัย 4 ใช้เวลาประมาณ 2 วัน หนอนวัย 4 เข้าสู่วัย 5 ใช้เวลาประมาณ 1 วันและหนอนวัย 5 เข้าสู่ระยะดักแด้ใช้เวลาประมาณ 3 วัน (Wilson, 1932) โดยจะสามารถทราบระยะของหนอนได้จากขนาดของ head capsule โดยเฉลี่ย หนอนวัย 1 มีขนาดประมาณ 0.25 มิลลิเมตร หนอนวัย 2 มีขนาดประมาณ 0.45 มิลลิเมตร หนอนวัย 3 มีขนาดประมาณ 0.70 มิลลิเมตร หนอนวัย 4 มีขนาดประมาณ 1.12 มิลลิเมตรและหนอนวัย 5 มีขนาดประมาณ 1.80 มิลลิเมตร (Fye and McAda, 1972) หนอนจะมีสีเขียวซีดหรือสีเหลืองในตัวหนอนระยะที่ 1 และ 2 ส่วนแอบคลาดข้างลำตัวปรากฏขึ้นในหนอนระยะที่ 3 และด้านหลังจะมีสีเข้มขึ้นบริเวณในหนอนระยะที่ 4 ตัวหนอนในระยะที่ 5 พบร่วงจะมีสีชมพูและสีเหลืองเกิดขึ้นแทรกกับสีเขียวบริเวณส่วน

หลัง และมีແນບຂາວຄາດด้านข้างของลำตัว นอกจากนี้จะมีຈຸດສີເຂັ້ມເກີດຂຶ້ນບຣິເວັນດ້ານหลังອີກດ້ວຍ spiracles ມີສີຂາວລ້ອມຮອບດ້ວຍຂອບແຄບສີດຳ ໃນແນບຕອນໄດ້ຂອງອມເມຣິການັກເກີດຄວາມສັບສນໄດ້ຈ່າຍ ຮະຫວ່າງ *Spodoptera exigua* ກັບ *Spodoptera eridania* (Cramer) ໂດຍມີຄວາມແຕກຕ່າງກັນຕຽງທີ່ *Spodoptera eridania* (Cramer) ຈະມີຈຸດສີເຂັ້ມຂນາດໃຫຍ່ທີ່ປັດຈຸບັນຢູ່ກຳເປົດຂອງກຳເປົດແຮກໃນຂະໜາດທີ່ *Spodoptera exigua* ຈະມີຈຸດບຣິເວັນ mesothorax ກ່ອນເຂົ້າດັກແດ້ຕ້າວໜອນຈະມີຮະບະກາຮດຕັ້ງປະມາມ 2-3 ວັນ



ກາພົໍຖ້າ 15 ມານວິນກະທູ້ຫອມ (ຮະບະທີ່ 5)

ຮະບະດັກແດ້ ໃນຮະບະນີ້ມານວິນຈະເຮັ່ມຫາທາງເຂົ້າໄຕຜົວດິນບຣິເວັນ ໂຄນດັນພື້ນເພື່ອເຂົ້າດັກແດ້ ດັກແດ້ຈະມີສີນໍາຕາລມີຄວາມຍາວປະມາມ 15-20 ມິລືລິເມຕຣ ຈະພບດັກແດ້ໃນດິນລຶກປະມາມ 1-2 ເຊນຕີເມຕຣ ຮະບະດັກແດ້ປະມາມ 5-7 ວັນ (ກສຕັກ, 2547)



ກາພົໍຖ້າ 16 ຮະບະດັກແດ້ຂອງມານວິນກະທູ້ຫອມ

4.2 ลักษณะการทำลาย

หนอนกระทุ่หอมเป็นหนอนที่ทำลายพืชส่วนใบและผล มักหลบซ่อนตัวตามใบยอด ชากรain กัดกินอย่างรวดเร็ว หรืออาจจะเจาะเข้าไปในหัวกระหลา ฝึกถิ่ว มีการทำลายตลอดทั้งกลางวัน และกลางคืน พบว่าหนอนกระทุ่หอมมีอัตราการทำลายสูงกว่าหนอนไข่พกมาก (East et al., 1989) หนอนระยะเด็กจะอาศัยกัดกินในใบที่เป็นหลอด และจะออกมาเมื่อโตแล้ว หัวหอมอาจถูกทำลาย ในขณะตากแห้งและอาจมีหนอนติดไปในที่เก็บ หากนำไปปลูกก็จะแพร่พันธุ์ไปในแหล่งปลูกใหม่ ได้ (ศศิเทพ, 2547) มะเขือเทศจัดว่าเป็นพืชที่มีอัตราการถูกทำลายสูงมาก โดยเฉพาะในช่วงที่กำลังจะเก็บริบุเต็มที่ (Zalom et al., 1986)



ภาพที่ 17 แสดงลักษณะการทำลายของหนอนกระทุ่หอม

ที่มา : Siam Insect-Zoo & Museum (2008)

4.3 ศัตรูธรรมชาติ

ศัตรูธรรมชาติที่พบว่าทำลายหนอนกระทุ่หอมในพืชผัก ได้แก่ *Cotesia marginiventris* (Cresson) เข้าทำลายไปและหนอนระยะแรก *Meteorus autographae* (Hymenoptera: Braconidae) และ *Meteorus pulchricornis* (Hymenoptera: Braconidae) (Ding and Su, 2002) ดักแด้จะถูกทำลายโดยมด *Solenopsis invicta* Buren และโรคที่ทำลายแมลงเป็นศัตรูธรรมชาติประเภทเชื้อจุลินทรีย์

ไಡ้เกก' Nuclear Polyhedrosis Virus (NPV) ซึ่งได้นำมาพัฒนาใช้กำจัดหนอนกระทุ่hom ได้อย่างมีประสิทธิภาพ

4.4 การป้องกันกำจัด

หนอนชนิดนี้ได้พัฒนาความด้านทานต่อสารฆ่าแมลงมากหมายหลายชนิด การป้องกันกำจัดในพืชผักส่างออกที่ต้องเก็บเกี่ยวทุกวัน ดังนั้นการใช้สารฆ่าแมลงจะต้องคำนึงถึงพิษต่อก้างของสารฆ่าแมลงในผลผลิตด้วย การใช้ฟีโรโวนเป็นอีกทางเลือกหนึ่งในการควบคุมประชากรนี่จากฟีโรโวนจะไปรบกวนการผสมพันธุ์ทำให้อัตราการผสมพันธุ์ของตัวเต็มวัยลดลงถึง 97% (Wakamura and Takai, 1992) การใช้สารเคมีกำจัดหนอนกระทุ่hom เช่น การใช้สาร spinosad (Wang et al., 2006) และ abamectin (Nathan et al., 2008) นอกจากนี้หนอนกระทุ่hom ยังมีความไวต่อสารสกัดจากสะเดา (Prabhaker et al., 1986) อย่างไรก็ดียังพบปัญหาการใช้สารสกัดจากพืชไม่มากนัก อาจเป็นเพราะสารสกัดมีฤทธิ์น้อยกว่าเมื่อเทียบกับการใช้สารฆ่าแมลงในการกำจัด และสารสำคัญที่มีอยู่ในสารสกัดไม่ค่อยคงทนนักในสภาพแวดล้อมจากการมีคุณสมบัติอย่างถาวรได้ตามธรรมชาติ (biodegradable) (Visetson et al., 2001 and 2002)

5. แมลงเนียน (*Meteorus pulchricornis* (Hymenoptera : Braconidae))

Meteorus pulchricornis (Wesmael) เป็นแมลงในกลุ่มแคนเนียนหนอน (ภาพที่ 18) โดยพบแพร่กระจายอยู่ในแถบตะวันตกของทวีปยุโรป แอฟริกาเหนือ จีน เกาหลี และญี่ปุ่น และถูกนำเข้าไปในประเทศไทยเพื่อใช้ควบคุม gypsy moth (*Lymantria dispar* L.) (Fuester et al., 1993) นอกจากนี้ ยังถูกบันทึกว่าพัฒนาแมลงชนิดนี้ในประเทศไทยและในปี 1996 (Berry, 1997) แบ่งออกเป็น 2 สายพันธุ์หลัก คือ สายพันธุ์จากทวีปยุโรป (arrhenotokous) จัดว่าเป็นสายพันธุ์ดั้งเดิม และสายพันธุ์จากทวีปเอเชีย (thelytokous) (Noyes, 1988) โดยส่วนใหญ่ที่พบจะเป็นเพศเมีย เพศผู้นั้นจะพบได้ยากหรือไม่พบในบางพื้นที่ (Fuester et al., 1993) แมลงเนียนชนิดนี้ถือว่าเป็น endoparasitoid ในตัวหนอนของแมลงในอันดับ Lepidoptera รวมถึงแมลงศัตรูพืชต่างๆ เช่น *Spodoptera exigua* (Hübner), *Helicoverpa armigera*, *Helicoverpa assulata*, *Spodoptera litura*, *Plutella xylostella* เป็นต้น

การจัดจำแนกทางอนุกรมวิธาน

Phylum Arthropoda

Class Insecta

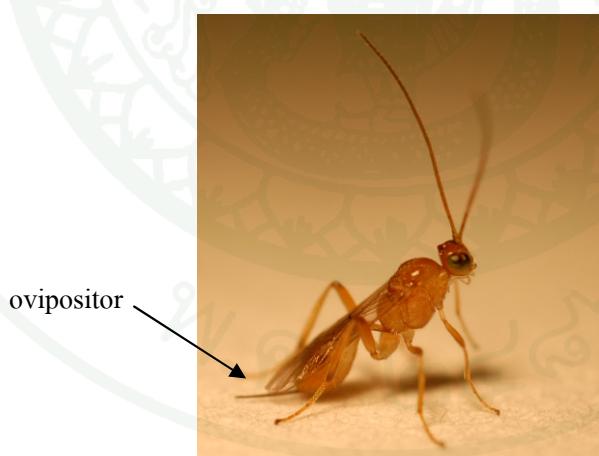
Order Hymenoptera

Family Braconidae

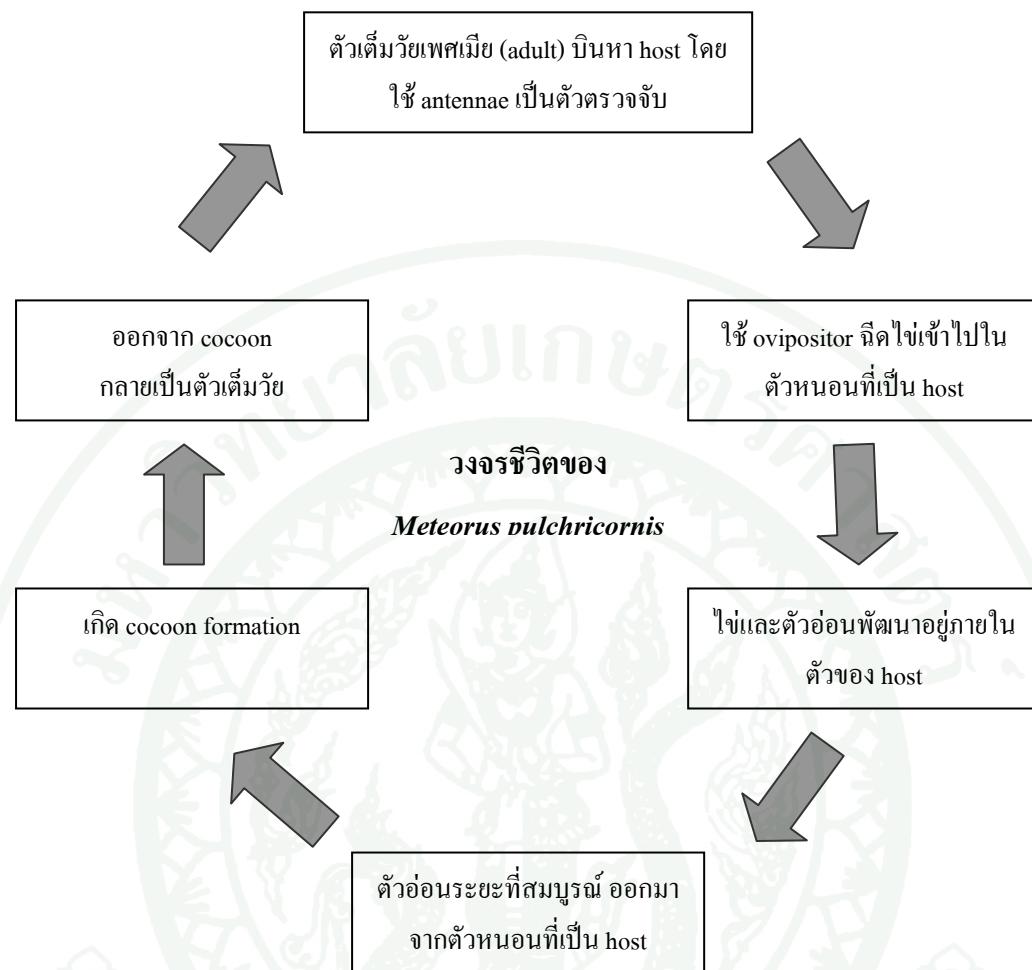
Genus *Meteorus*

Species *Meteorus Pulchricornis*

วงจรชีวิตของแมลงชนิดนี้ ตัวเมียจะบินหา host และจำแนก host โดยใช้ antennae หลังจากนั้นจะมีการวางไข่โดยใช้ ovipositor นิดๆเข้าไปในตัวหนอน (caterpillar) ที่เป็น host ซึ่งตัวอ่อนของ *Meteorus Pulchricornis* จะมีการพัฒนาตัวเองอยู่ภายใน host แล้วจะเข้าสู่ระยะที่มีการเปลี่ยนแปลงเป็น cocoon และตัวเต็มวัยต่อไป (ภาพที่ 19) ระยะเวลาจากไข่จนเข้าสู่ตัวเต็มวัย จะใช้เวลาทั้งหมดประมาณ 5 สัปดาห์



ภาพที่ 18 แตนเปี๊ยนเพศเมีย (*Meteorus pulchricornis*)



ภาพที่ 19 วงจรชีวิตของ *Meteorus pulchricornis*

5.1 ความสำคัญของแตนเปี้ยน *Meteorus pulchricornis*

ในปัจจุบันพบว่ามีการใช้ *Meteorus pulchricornis* ในการควบคุมแมลงศัตรูพืช เช่น การควบคุมประชากรของ gypsy moth (*Lymantria dispar* (L.) ในประเทศไทย cotton bollworm *Helicoverpa armiger*, Beet armyworm (*Spodoptera exigua* Hübner), *Spodoptera litura* Fabricius, Northern armyworm (*Mythimna separate*) และ Diamondback moth (*Plutella xylostella* L.) ซึ่งใช้การควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยใช้แตนเปี้ยน (parasitoid) นั่นพบแพร่หลายในประเทศไทย นิวซีแลนด์ จีนทวีปยุโรป และ ทวีปอเมริกาเหนือ (Wu *et al.*, 2008) จากรายงานของ Yahui และ Baoping (2006) ศึกษาความสัมพันธ์ระหว่าง *Meteorus pulchricornis* กับหนอนกระทุ่อม (*Spodoptera exigua*) ซึ่งเป็นโภสต์ (host) พบร่องรอยการปรสิต (parasitism) ของ *Meteorus*

pulchricornis จะมีอัตราการปรสิตสูงสุดในตัวหนอนกระทุ่อมระยะที่ 4 รองลงมาคือ ระยะที่ 3, 2 และ 1 โดยพบว่าอัตราการปรสิตต่ำสุดในหนอนกระทุ่อมระยะที่ 5 ซึ่ง *Meteorus pulchricornis* จะมีการพัฒนาตัวอ่อนภายในหนอนกระทุ่อมอย่างสมบูรณ์ หลังจากนั้นตัวอ่อนของ *Meteorus pulchricornis* ทำการเจาะผนังลำตัวของหนอนกระทุ่อมออกมาน้ำสู่สภาพแวดล้อมภายนอก จึงทำให้หนอนกระทุ่อมตายในที่สุด



อุปกรณ์และวิธีการ

อุปกรณ์

วัสดุอุปกรณ์สำหรับสักดารจากใบเลี้ยงและใบละหุ่งแดง

1. ในละหุ่งแดงแห้งปั่นละเอียด
2. ในเลี้ยงแห้งปั่นละเอียด
3. Soxhlet's extractor
4. เครื่อง rotary evaporator (BUCHI B-850)
5. เอทานอล 95 เปอร์เซ็นต์
6. Thimble (Waltman ®)
7. เครื่องกลั่นสารละลายบริสุทธิ์

วัสดุอุปกรณ์สำหรับเลี้ยงหนอนกระทุ่อม

1. หนอนกระทุ่อม จากการวิชาการเกษตร
2. กล่องพลาสติกสำหรับเลี้ยงหนอนกระทุ่อมขนาด $20 \times 10 \times 5$ เซนติเมตร
3. ตู้เลี้ยงแมลงควบคุมอุณหภูมิ (versatile environmental test chamber) ของ SANYO
4. เครื่องซั่งละเอียด ของ Mettler
5. อาหารสำหรับเลี้ยงหนอนกระทุ่อม (Silkmate®)

วัสดุอุปกรณ์สำหรับเลี้ยง *Meteorus pulchricornis* (เดือยที่ประเทศาญปุ่น)

1. ตัวเต็มวัยเพศเมีย *Meteorus pulchricornis* โดยตัวเมียจะมีอวัยวะที่ใช้ในการวางไข่ (ovipositor)
2. Northern armyworm (*Mythimna separata*) ใช้เป็น host
3. กรงพลาสติกเลี้ยงแมลง ขนาด $30 \times 15 \times 20$ เซนติเมตร
4. น้ำผึ้ง 100 เปอร์เซ็นต์
5. กล่องพลาสติกทรงกระบอกขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 15 เซนติเมตร

6. กระดาษไขพับเป็นรูปพัด

วัสดุอุปกรณ์สำหรับทดสอบความเป็นพิษกับหนอนกระทุ่อมโดยวิธี Dipping Method

1. Petridish plate (ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 7.5 เซนติเมตร)
2. Crude extract ของใบกะหุงแดง
3. Crude extract ของใบเลียง
4. นำกลั้น ใช้เป็นตัวทำละลาย
5. เอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ ใช้เป็นตัวทำละลาย
6. ผ้าก๊อช
7. อาหารเทียมเลี้ยงหนอนกระทุ่อม (Silkmate®)

วัสดุอุปกรณ์สำหรับทดสอบความเป็นพิษกับหนอนกระทุ่อมโดยวิธี Feeding Method

1. Petridish plate (ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 7.5 เซนติเมตร)
2. Crude extract ของใบกะหุงแดง
3. Crude extract ของใบเลียง
4. เอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ ใช้เป็นตัวทำละลาย
5. อาหารเทียมเลี้ยงหนอนกระทุ่อม (Silkmate®)

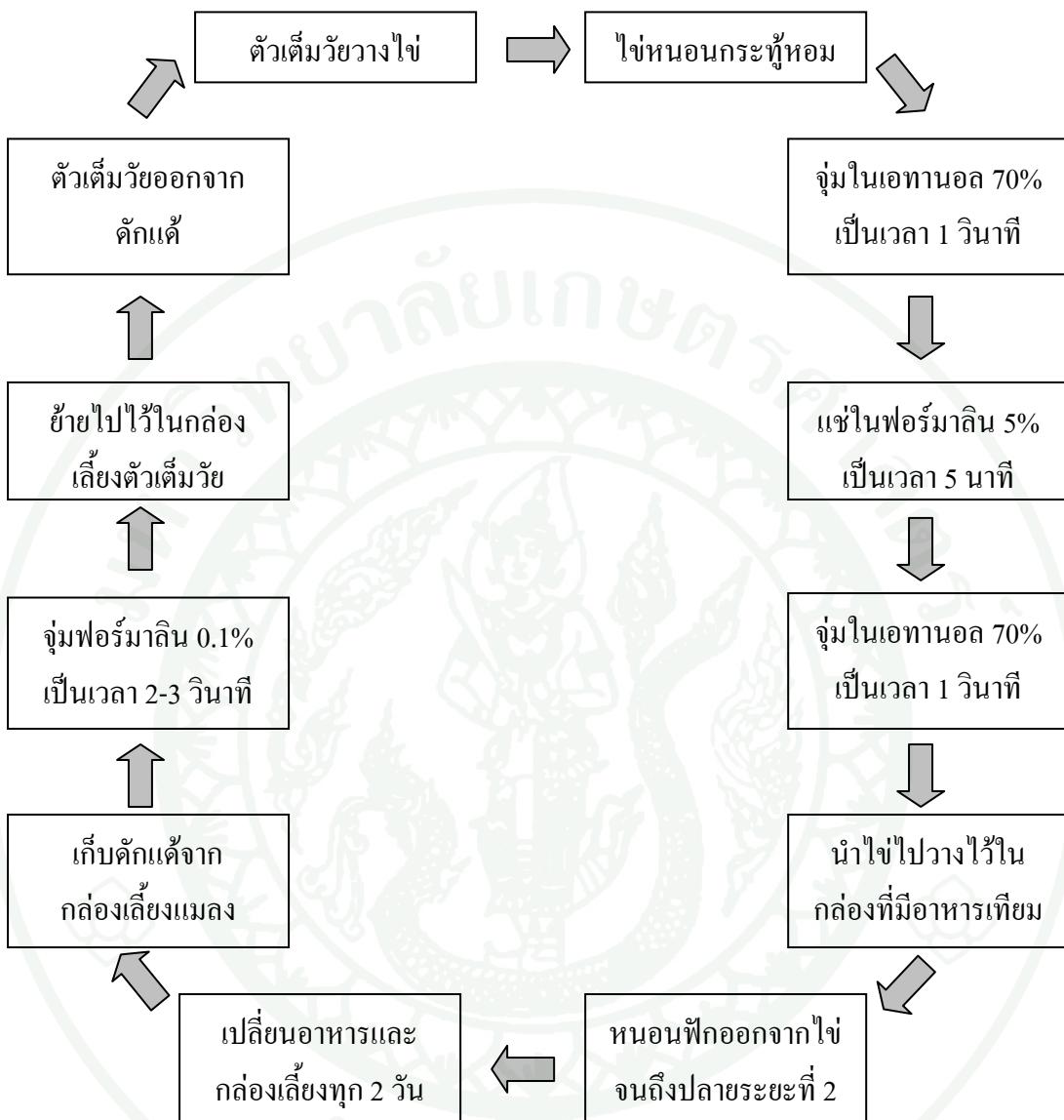
วัสดุอุปกรณ์สำหรับทดสอบความเป็นพิษกับ *Meteorus pulchricornis* วิธี Filter-paper Method

1. Petridish plate (ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 7.5 เซนติเมตร)
2. Crude extract ของใบกะหุงแดง
3. Crude extract ของใบเลียง
4. เอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ ใช้เป็นตัวทำละลาย
5. กระดาษกรอง (Waltman® เบอร์ 1)
6. น้ำผึ้ง 100 เปอร์เซ็นต์

วิธีการ

การเลี้ยงเพื่อย้ายพันธุ์หนองกระทุ่อม

นำไก่หนอนกระทุ่อมมาจากการเกษตร จุ่มไก่หนอนในเอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นเวลา 1 วินาที จากนั้นแช่ด้วยฟอร์มาลิน 5 เปอร์เซ็นต์ เป็นเวลา 5 นาที แล้วจึงนำกลับมาจุ่มในเอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นเวลา 1 วินาทีอีกครั้งเพื่อล้างฟอร์มาลินออก จากนั้นวางในกล่องพลาสติกสำหรับเลี้ยงหนองที่มีอาหารเทียมอยู่ภายใน โดยเลี้ยงหนองกระทุ่อมภายในตู้เลี้ยงแมลงที่มีการควบคุมอุณหภูมิ (environment chamber) ที่ 27 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์ (% RH) 70 เปอร์เซ็นต์ และช่วงระยะเวลาที่ 16:8 day/night โดยเลี้ยงในอาหารเทียม (Silkmate®) ตัวหนองวัย 1 หลังจากฟักตัวออกจากไข่และวัย 2 จะยังไม่เปลี่ยนอาหารในช่วงนี้ เพราะหนองมีขนาดเล็กและอาจทำให้หนองตายหรือติดเชื้อได้ เมื่อหนองเข้าสู่ปลายวัย 2 ทำการเปลี่ยนอาหารและกล่องพลาสติกเลี้ยงหนองทุกๆ 2 วัน เพื่อรักษาความสะอาดและป้องกันการติดเชื้อ เมื่อหนองเข้าสู่ปลายระยะที่ 5 หนอง จะมีพฤติกรรมการบุดอาหารเทียมและมุดตัวลงไปเพื่อเข้าดักแด่ซึ่งใช้ระยะเวลาประมาณ 2-3 วัน จึงทำการเก็บดักแด่ ถังดักแด่โดยใช้ฟอร์มาลิน 0.1 เปอร์เซ็นต์ เพื่อฆ่าเชื้อและลดอัตราการตายของดักแด่ จากนั้นจึงนำดักแด่ไปไว้ในกล่องเลี้ยงแมลงพลาสติกทรงกระบอก โดยแบ่งกระดาษกรองไว้ที่ฝากล่องเพื่อให้ตัวเต็มวัยวางไว้ จนเมื่อดักแด่ถูกเป็นตัวเต็มวัยจะใส่สำลีซึ่งชุบสารละลายน้ำตาล 10 เปอร์เซ็นต์ในถังพลาสติกเล็ก ไว้ในกล่องเพื่อใช้เป็นอาหารของตัวเต็มวัย เมื่อตัวเต็มวัยผสมพันธุ์จะวางไข่บนกระดาษกรอง หลังจากนั้นตัดกระดาษกรองที่มีไข่ออกเป็น 4-5 ส่วน รองกระทั้งไข่เปลี่ยนเป็นสีดำจึงนำไปใช้ต่อไป ซึ่งในการวิจัยครั้งนี้จะใช้หนองกระทุ่อมวัย 2 ในการทดลอง





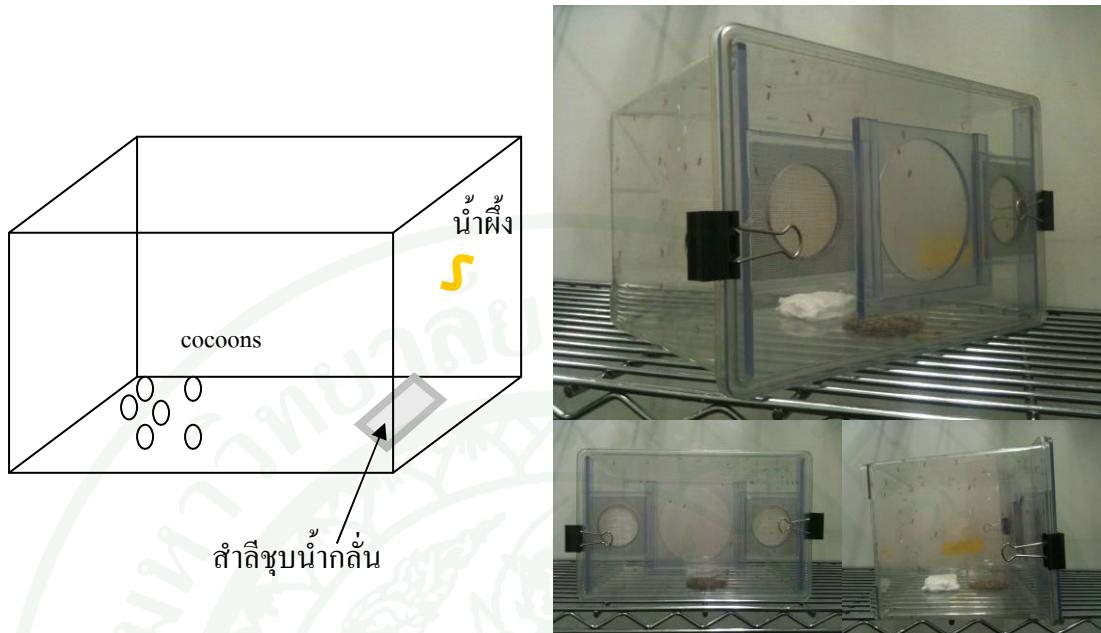
ภาพที่ 21 แสดงตู้เลี้ยงแมลงที่มีการควบคุมอุณหภูมิ (Environment chamber)

การเลี้ยงเพื่อขยายพันธุ์แทนเบียน *Meteorus pulchricornis*

ปล่อยตัวเต็มวัยเพศเมีย *Meteorus pulchricornis* ลงในกล่องที่มีหนอน *Mythimna separata* ทึ่งไว้ 1-2 วัน เพื่อให้ตัวเต็มวัยวางไข่ภายในตัวหนอน จากนั้นนำตัวเต็มวัย *Meteorus pulchricornis* ออกจากการล่อจัดหนอน รอจนกระหงมี cocoon เกิดขึ้น จึงเก็บ cocoon ไปไว้ในกรงเลี้ยง โดยใช้สำลีชูบัน้ำกัดล้วงไว้ในกรงเพื่อควบคุมความชื้น และใช้น้ำผึ้งป้ายข้างกรงเพื่อเป็นอาหารตัวเต็มวัย *Meteorus pulchricornis*



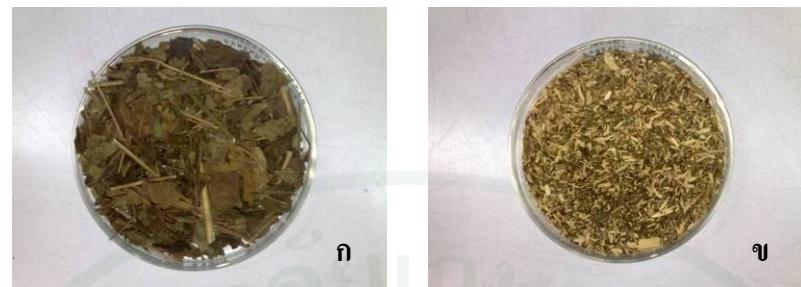
ภาพที่ 22 แสดงกล่องเลี้ยงแมลงที่ใช้ในการวางไข่ของ *Meteorus pulchricornis*



ภาพที่ 23 แสดงกรงพลาสติกเลี้ยงตัวเต็มวัย *Meteorus pulchricornis*

การสกัดสารสกัดหมายจากใบเลี้ยนและใบละหุ่งแดง

การสกัดสารหมายจากใบเลี้ยนและใบละหุ่งแดงนั้น สกัดโดยใช้ Soxhlet's extractor นำใบเลี้ยนและใบละหุ่งแดงมาผึ่งให้แห้งที่อุณหภูมิห้อง เมื่อแห้งสนิทดีแล้วจึงปั่นให้ละเอียดด้วยเครื่องปั่นให้ได้ปริมาณ 15 กรัมต่อ 1 thimber และนำไปสกัดโดยเครื่อง Soxhlet's extractor เป็นเวลานาน 8 ชั่วโมง โดยใช้อุตสาหกรรม 95 เบอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำละลาย จากนั้นนำสารสกัดที่ได้ไประเหยอาตัวทำละลายออกโดยใช้เครื่อง rotary evaporator แล้วเก็บส่วนที่ได้จากการระเหยซึ่งเป็น crude extract ที่มีลักษณะเหนียวข้นไปเก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียสเพื่อนำไปทดสอบประสิทธิภาพกับหนอนกระทุ่อมต่อไป



ภาพที่ 24 ตัวอย่างพืชที่ต้องการศึกษา (ใบเลี้ยง)

ก : ใบเลี้ยงแห้ง

ข : ใบเลี้ยงป่นละเอียด



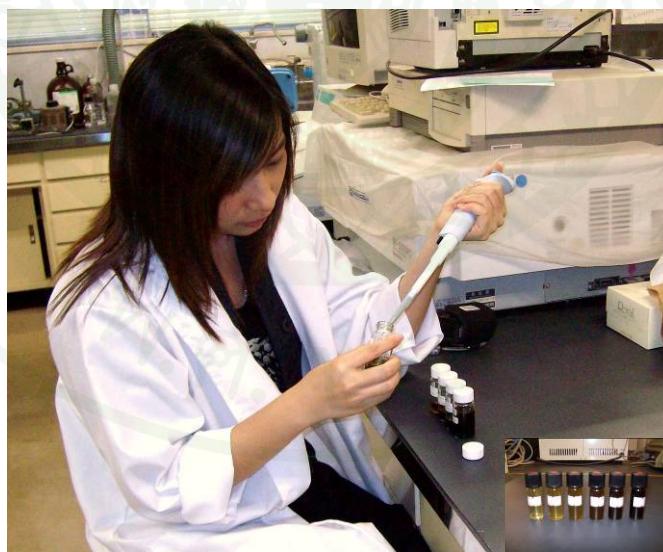
ภาพที่ 25 แสดงการสกัดสาร โดยใช้ Soxhlet's extractor



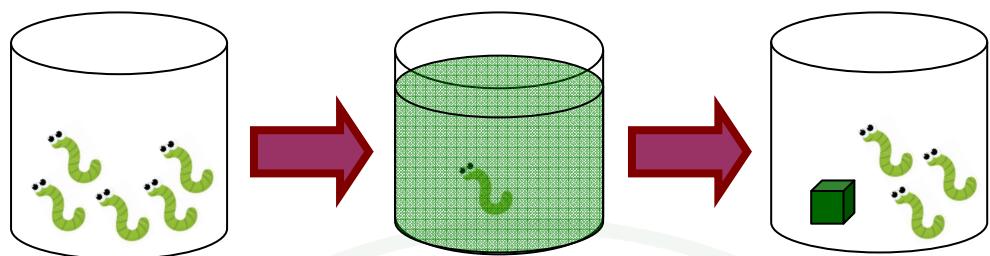
ภาพที่ 26 แสดงการระเหยด้วยเครื่อง Rotary evaporator

การทดสอบเปรียบเทียบผลของสารสกัดที่ระดับความเข้มข้นต่างๆจากใบเลี้ยนและใบละหุ่งแดงต่อการตายของหนอนกระทุ่อม โดยวิธี Dipping Method

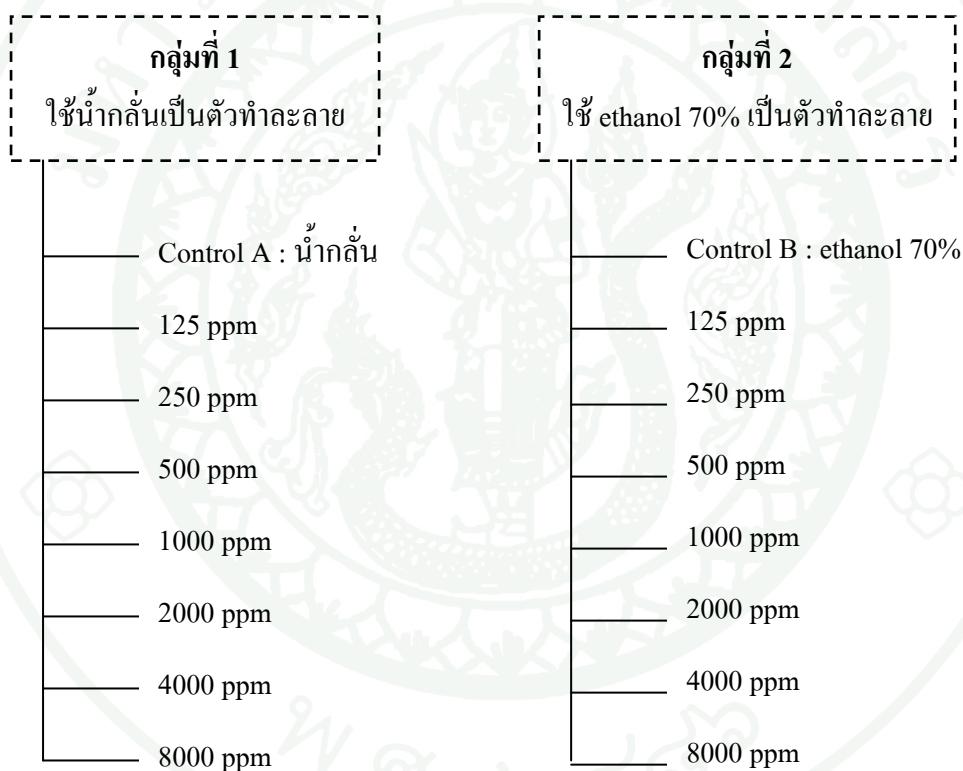
ทำการทดสอบเพื่อหาความเป็นพิษเบื้องต้น (preliminary test) ทดสอบหาความเข้มข้นของสารสกัดในช่วงความเข้มข้นต่ำสุดและสูงสุดที่มีผลต่อการตายของหนอนกระทุ่อม หลังจากนั้นจึงเลือกช่วงของความเข้มข้นของสารสกัดที่เหมาะสม โดยในการทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดจากใบเลี้ยนจะใช้สารละลายทึ้งหมด 7 ระดับความเข้มข้น (w/v) (ภาพที่ 29) และการทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดจากใบละหุ่งแดงจะใช้สารละลายทึ้งหมด 8 ระดับความเข้มข้น (w/v) (ภาพที่ 30) โดยใช้น้ำกลั่น และเอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำละลาย ชุดควบคุมแบ่งออกเป็น control A (น้ำกลั่น) และ control B (ethanol 70%) จะทำการทดสอบทั้งสิ้น 3 ชั้้า ชั้้าละ 20 ตัว โดยจุ่มหนอนกระทุ่อมวัย 2 ที่บรรจุอยู่ในฝาเก็อซที่มีลักษณะคล้ายถุง ลงในสารละลายที่ต้องการทดสอบโดยตรง (Dipping method) แล้วจึงขยับหนอนไปใส่ plate ที่มีอาหารเทียม บันทึกผลอัตราการตายที่ 24 ชั่วโมงและ 48 ชั่วโมง คำนวณหาปอร์เซ็นต์การตายหลังจากที่ได้รับสารที่เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง แล้วนำมาหาค่า LC₅₀ โดยใช้วิธี Probit analysis ผ่านทางโปรแกรม StatPlus version 2008



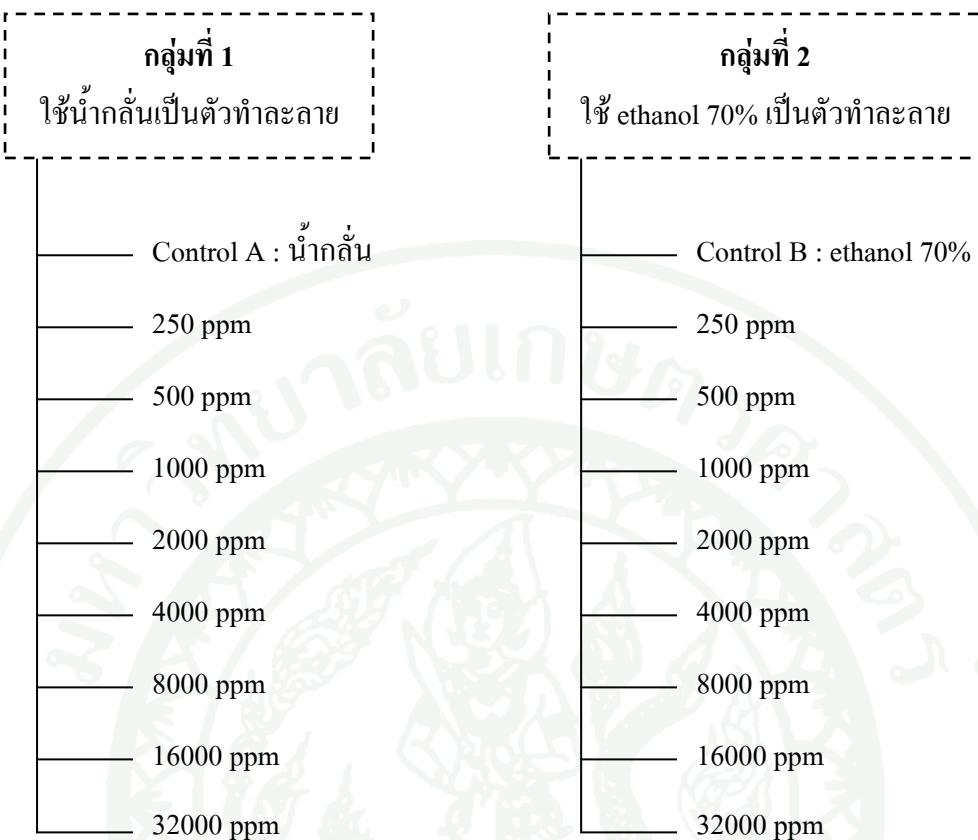
ภาพที่ 27 แสดงการเตรียมสารละลายที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ



ภาพที่ 28 แสดงการทดสอบแบบ Dipping Method



ภาพที่ 29 แสดงระดับความเข้มข้นที่ใช้ในการทดสอบสารสกัดที่ได้จากใบเลียง (Dipping Method)



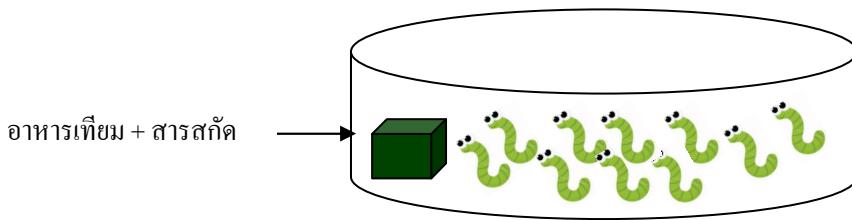
ภาพที่ 30 และระดับความเข้มข้นที่ใช้ในการทดสอบสารสกัดที่ได้จากใบلالหุ่งแดง
(Dipping Method)

5. การทดสอบเบรียบเที่ยบผลของสารสกัดจากใบเลี้ยนและใบละหุ่งแดงที่ระดับความเข้มข้นต่างๆที่มีต่ออัตราการตายและการเจริญเติบโตของหนอนกระทุ่หอมโดยวิธีการกิน (Feeding Method: no choice toxicity testing method)

การทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดจากใบเลี้ยน 6 ระดับความเข้มข้น (w/w) (250, 500, 1000, 2000, 4000 และ 8000 ppm) และการทดสอบฤทธิ์ของสารสกัดจากใบละหุ่งแดง 6 ระดับความเข้มข้น (1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32000 ppm) ชุดควบคุม คือ อาหารเทียมที่ไม่ผสมกับสารสกัด จะทำการทดสอบทั้งสิ้น 3 ชั้้า ขั้ลະ 10 ตัว โดยผสมอาหารเทียมน้ำหนัก 15 กรัมเข้ากับสารสกัดหยาบ (crude extract) โดยตรงโดยใช้กรงบดสาร จากนั้นนำไปวางไว้ใน plate และวจึงนำหนอนไปใส่ plate บันทึกผลการตายในวันที่ 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14 และ 16 บันทึกน้ำหนักของหนอน ในวันที่ 2, 4, 6 และ 8

สารสกัดจากใบเลี้ยน	สารสกัดจากใบละหุ่งแดง
Control : ethanol 70%	Control : ethanol 70%
250 ppm	1000 ppm
500 ppm	2000 ppm
1000 ppm	4000 ppm
2000 ppm	8000 ppm
4000 ppm	16000 ppm
8000 ppm	32000 ppm

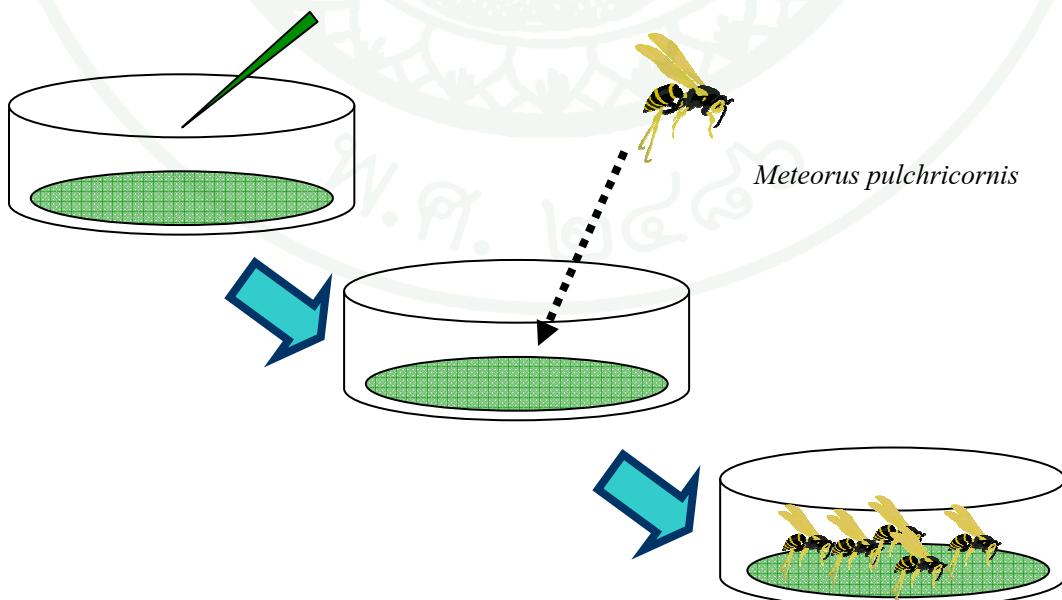
ภาพที่ 31 แสดงระดับความเข้มข้นต่างๆของสารสกัดจากใบเลี้ยนและใบละหุ่งแดงในการทดสอบด้วยวิธี Feeding Method



ภาพที่ 32 แสดงการทดสอบแบบ Feeding Method

การทดสอบผลของสารสกัดจากใบเลี้ยงและใบหลุ่งแดงต่อแทนเนียน *Meteorus pulchricornis* โดยใช้วิธี Filter-paper Method

การทดสอบกับ *Meteorus pulchricornis* จะใช้สารสกัดจากใบเลี้ยงที่ระดับความเข้มข้นเดียวกับการทดสอบโดยวิธี dipping method และสารสกัดจากใบหลุ่งแดงที่ระดับความเข้มข้น 1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32,000 ppm และใช้ตัวทำละลายเพียงตัวทำละลายเดียวคือเอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ เนื่องจากให้ผลการทดลองที่ดีกว่านำกลั้นในการทดลองโดยวิธี Dipping Method โดยนำสารละลายที่ระดับความเข้มข้นต่างๆปริมาตร 1 ml หยดลงบนกระดาษกรองที่บรรจุอยู่ใน Petridish plate ที่ไว้จันแห้งที่อุณหภูมิห้อง จากนั้นจึงปล่อย *Meteorus pulchricornis* จำนวน 5 ตัวต่อ 1 plate จำนวนชุดทดลอง 4 ชุด บันทึกผลอัตราการตายทุกๆ 24 ชั่วโมง เป็นระยะเวลา 5 วัน นำผลการทดลองที่ได้มาหาค่าเปอร์เซ็นต์การตาย โดยใช้วิธี Probit analysis ผ่านทางโปรแกรม StatPlus version 2008



ภาพที่ 33 แสดงการทดสอบแบบ Filter-paper Method

ผลการทดลองและวิจารณ์ผลการทดลอง

ผลการทดลอง

1. ผลความเป็นพิษของสารสกัดจากใบเลี้ยน *Melia azedarach* L. (Meliaceae) และใบกระทุ่งแคง *Jatropha gossypifolia* L. (Euphorbiaceae) ต่อหนอนกระทุ่หอม ในตัวทำละลายที่เหมาะสมในการออกฤทธิ์ของสารสกัดทั้งสองชนิด

1.1 ผลความเป็นพิษของสารสกัดจากใบเลี้ยน *Melia azedarach* L. (Meliaceae) ต่อหนอนกระทุ่หอม ในตัวทำละลายที่แตกต่างกัน

จากการที่ 1 ซึ่งแสดงเปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่หอมหลังได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยน โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลายที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ผลการทดลองที่ 24 ชั่วโมง สารสกัดจากใบเลี้ยนที่ความเข้มข้นต่ำ (125 ppm และ 250 ppm) ไม่พบรการตายของหนอนกระทุ่หอม แต่เมื่อความเข้มข้นของสารสกัดสูงขึ้นพบว่ามีอัตราการตายของหนอนเพิ่มมากขึ้น คือที่ระดับความเข้มข้น 500, 1000, 2000, 4000 และ 8000 ppm โดยพบว่ามีอัตราการตายของหนอน 5%, 8.33%, 15%, 31.67% และ 48.33% ตามลำดับ ค่า $LC_{50} = 7775.85 \pm 821.015$ ppm (ภาพที่ 34) และผลการทดลองที่ 48 ชั่วโมงมีแนวโน้มเช่นเดียวกันกับผลการทดลองที่ 24 ชั่วโมง แต่พบว่ามีอัตราการตายของหนอนเพิ่มมากขึ้น คือ ความเข้มข้น 125 ppm ไม่พบรการตายของหนอน ความเข้มข้น 250, 500, 1000, 2000, 4000 และ 8000 ppm มีอัตราการตายของหนอน 1.67%, 5%, 10%, 15%, 33.33% และ 51.67% ตามลำดับ ค่า $LC_{50} = 7382.01 \pm 700.574$ ppm (ภาพที่ 35) โดยชุดควบคุมไม่พบรการตายของหนอนกระทุ่หอมในทั้งสองช่วงเวลา (24 ชั่วโมง และ 48 ชั่วโมง) ทั้งนี้จากการคำนวณทางสถิติพบว่า อัตราการตายของหนอนกระทุ่หอมในแต่ละความเข้มข้นของสารสกัดที่เวลาเดียวกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ แต่อัตราการตายที่ 24 ชั่วโมงเทียบกับอัตราการตายที่ 48 ชั่วโมง ไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ

จาก เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่หอมหลังได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยน โดยใช้อาหารอล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำละลายที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ (ตารางที่ 2) พบรการทดลองที่ 24 ชั่วโมง พบรการตายของหนอนกระทุ่หอมตั้งแต่ความเข้มข้นระดับต่ำสุด และเมื่อความเข้มข้นของสารสกัดสูงขึ้นพบว่ามีอัตราการตายของหนอนเพิ่มมากขึ้น คือความเข้มข้น 125, 250,

500, 1000, 2000, 4000 และ 8000 ppm มีอัตราการตายของหนอน 6.67%, 11.67%, 16.67%, 33.33%, 41.67%, 66.67% และ 76.67% ตามลำดับ ค่า $LC_{50} = 4031.61 \pm 527.581$ ppm (ภาพที่ 36) และผลการทดลองที่ 48 ชั่วโมงมีแนวโน้มเช่นเดียวกันกับผลการทดลองที่ 24 ชั่วโมง แต่พบว่ามีอัตราการตายของหนอนเพิ่มมากขึ้น คือ ความเข้มข้น 250, 500, 1000, 2000, 4000 และ 8000 ppm มีอัตราการตายของหนอน 16.67%, 20%, 23.33%, 41.67%, 50%, 66.67% และ 85% ตามลำดับ ค่า $LC_{50} = 3451.08 \pm 586.971$ ppm (ภาพที่ 37) โดยชุดควบคุมไม่พบการตายของหนอนกระถุกห้อม

จากการคำนวณทางสถิติพบว่า อัตราการตายของหนอนกระถุกห้อมในแต่ละความเข้มข้นของสารสกัดที่เวลาเดียวกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ แต่การตายที่ 24 ชั่วโมง เทียบกับอัตราการตายที่ 48 ชั่วโมง ไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ จึงจะเห็นได้ว่า สารสกัดจากเลี่ยนและละลายโดยวิธีการใช้อุตสาหกรรม 70 เบอร์เซ็นต์ จะให้ค่าระดับความเป็นพิษโดยคูจากเมียเบอร์เซ็นต์การตายที่สูงกว่า หรือมีค่า LC_{50} ที่ต่ำกว่า เมื่อเปรียบเทียบ กับการละลายสารสกัดจากเลี่ยนโดยนำกลั่น

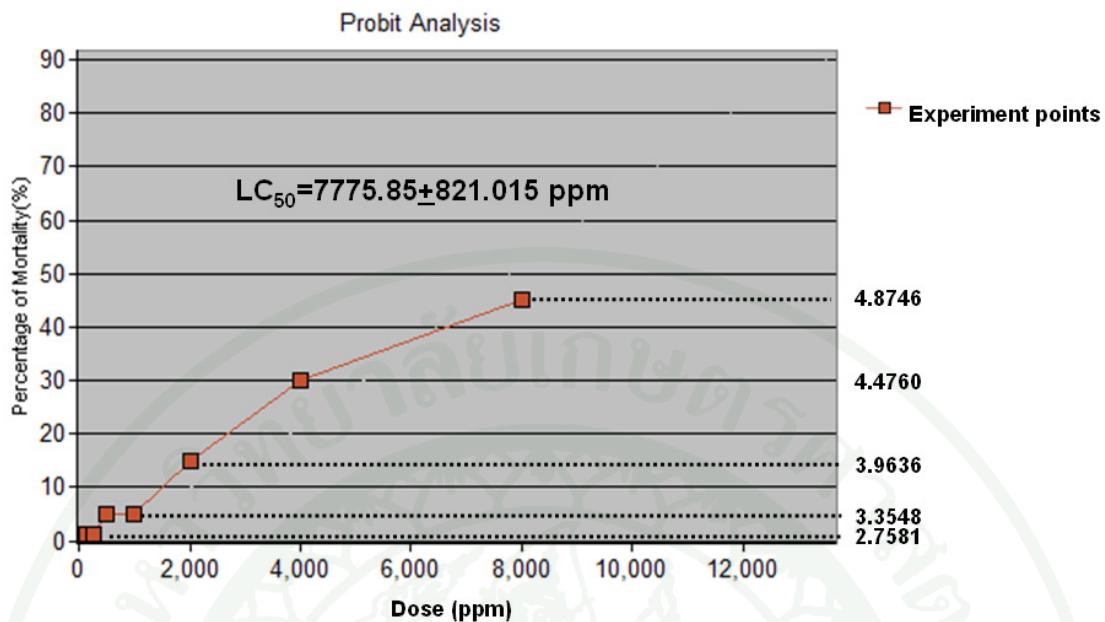
ตารางที่ 1 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระทุ่อม⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนโดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบโดยวิธีจุ่มกับสารละลายโดยตรง (Dipping method)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยน (ppm)	เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่อม ⁽³⁾ \pm SD	24 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง
0 (control A) ⁽²⁾	0.00 \pm 0.00 ^f	0.00 \pm 0.00 ^g	
125	0.00 \pm 0.00 ^f	0.00 \pm 0.00 ^g	
250	0.00 \pm 0.00 ^f	1.67 \pm 0.58 ^f	
500	5.00 \pm 0.00 ^e	5.00 \pm 0.00 ^e	
1000	8.33 \pm 0.58 ^d	10.00 \pm 0.00 ^d	
2000	15.00 \pm 0.00 ^c	15.00 \pm 0.00 ^c	
4000	31.67 \pm 0.58 ^b	33.33 \pm 0.58 ^b	
8000	48.33 \pm 0.58 ^a	51.67 \pm 0.58 ^a	

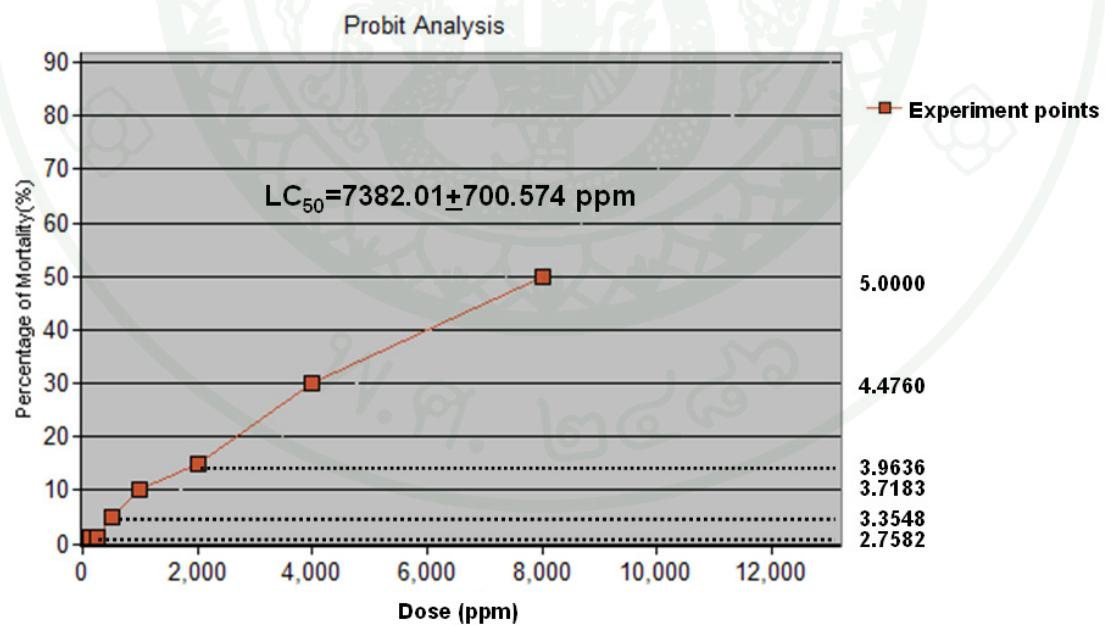
⁽¹⁾ การตายเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชุดๆ ละ 20 ตัว

⁽²⁾ control A : น้ำกลั่น

⁽³⁾ ค่าเฉลี่ย \pm ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานที่ต่างกันในแต่ละคอลัมน์มีความแตกต่างกันที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test



ภาพที่ 34 แสดงค่า LC_{50} ของหนอนกระทุ่ห้อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลียง โดยใช้น้ำกลั่น เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 ชั่วโมง



ภาพที่ 35 แสดงค่า LC_{50} ของหนอนกระทุ่ห้อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลียง โดยใช้น้ำกลั่น เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 48 ชั่วโมง

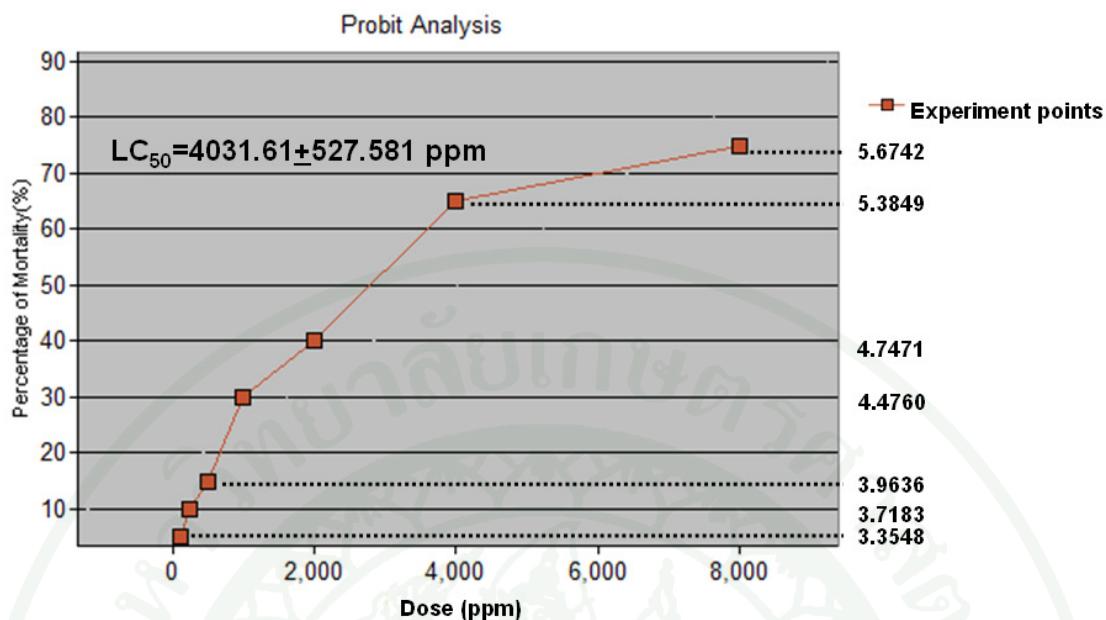
ตารางที่ 2 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระดูกหอม⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนโดยใช้เอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบโดยวิธีจุ่มกับสารละลายโดยตรง (Dipping method)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยน (ppm)	เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระดูกหอม ⁽³⁾ \pm SD 24 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง
0 (control B) ⁽²⁾	0.00 \pm 0.00 ^h	0.00 \pm 0.00 ^h
125	6.67 \pm 1.15 ^g	16.67 \pm 1.53 ^g
250	11.67 \pm 0.58 ^f	20.00 \pm 1.73 ^f
500	16.67 \pm 1.53 ^e	23.33 \pm 0.58 ^e
1000	33.33 \pm 0.58 ^d	41.67 \pm 1.53 ^d
2000	41.67 \pm 1.53 ^c	50.00 \pm 1.00 ^c
4000	66.67 \pm 1.53 ^b	66.67 \pm 1.53 ^b
8000	76.67 \pm 1.53 ^a	85.00 \pm 1.00 ^a

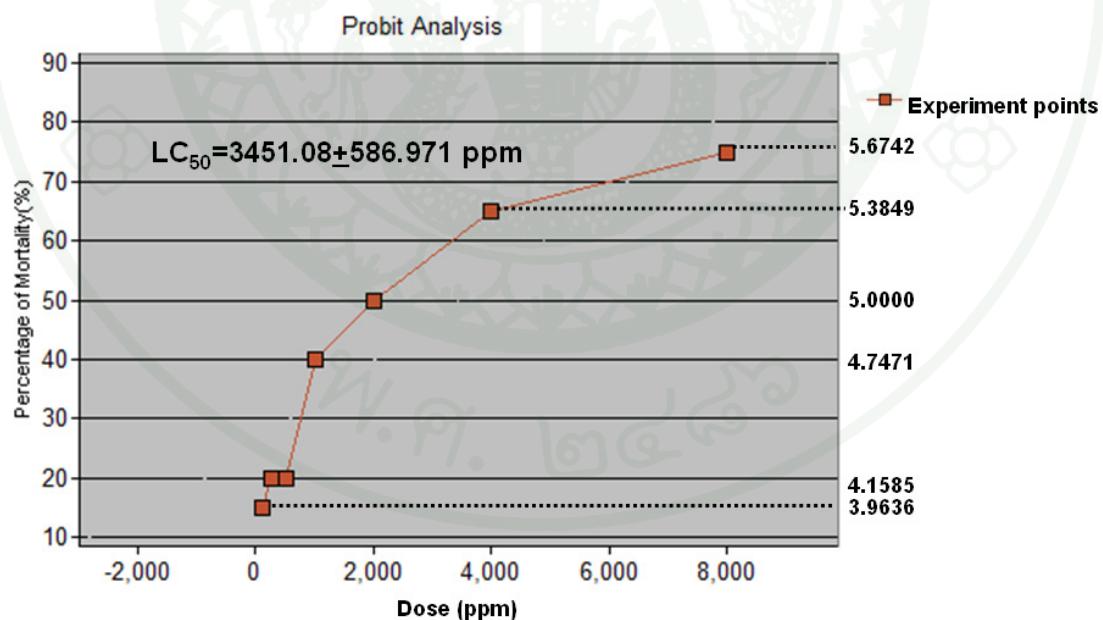
⁽¹⁾ การตายเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชุดๆ ละ 20 ตัว

⁽²⁾ control B : เอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์

⁽³⁾ ค่าเฉลี่ย \pm ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละกลุ่มนี้มีความแตกต่างกันที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test



ภาพที่ 36 แสดงค่า LC₅₀ ของหนอนกระทุ่ม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยงโดยใช้อุณหภูมิ 70 เปรอเซ็นต์ เป็นตัวทำลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 ชั่วโมง



ภาพที่ 37 แสดงค่า LC₅₀ ของหนอนกระทุ่ม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยงโดยใช้อุณหภูมิ 70 เปรอเซ็นต์ เป็นตัวทำลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 48 ชั่วโมง

1.2 ผลกระทบเป็นพิษของสารสกัดจากใบ lokale แหง *Jatropha gossypifolia L.* (Euphorbiaceae) ต่อ หนอนกระทุ่อมในตัวทำละลายที่แตกต่างกัน

จากตารางที่ 3 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่อมหลังได้รับสารสกัดจาก ใบ lokale โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลายที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ผลการทดลองที่ 24 ชั่วโมง สารสกัดจากใบ lokale แหงที่ความเข้มข้นต่ำสุด (250 ppm) ไม่พบรการตายของหนอนกระทุ่อม เมื่อ ความเข้มข้นของสารสกัดสูงขึ้นพบว่ามีอัตราการตายของหนอนเพิ่มมากขึ้น คือที่ระดับความเข้มข้น 500, 1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32000 ppm มีอัตราการตายของหนอน 10%, 18.33%, 26.67%, 33.33%, 41.67%, 50% และ 71.67% ตามลำดับ ค่า $LC_{50} = 17251.51 \pm 2145.518$ ppm (ภาพที่ 38)

ผลการทดลองที่ 48 ชั่วโมงมีแนวโน้มเช่นเดียวกันกับผลการทดลองที่ 24 ชั่วโมง แต่พบว่า มีอัตราการตายของหนอนเพิ่มมากขึ้น โดยความเข้มข้น 250 ppm ไม่พบรการตายของหนอน เช่นเดียวกับที่ 24 ชั่วโมง แต่ความเข้มข้น 500, 1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32000 ppm มี อัตราการตายของหนอน 11.67%, 18.33%, 30.00%, 35.00%, 46.67%, 55% และ 76.67% ตามลำดับ ค่า $LC_{50} = 15875.07 \pm 2218.196$ ppm (ภาพที่ 39) โดยชุดควบคุม ไม่พบรการตายของหนอน กระทุ่อมในทั้งสองช่วงเวลา (24 ชั่วโมง และ 48 ชั่วโมง) จากการคำนวณทางสถิติพบว่า อัตราการ ตายของหนอนกระทุ่อมในแต่ละความเข้มข้นของสารสกัดที่เวลาเดียวกัน มีความแตกต่างกันอย่าง มีนัยสำคัญทางสถิติ แต่อัตราการตายที่ 24 ชั่วโมงเทียบกับอัตราการตายที่ 48 ชั่วโมง ไม่แตกต่าง อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ

จากตารางที่ 4 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่อมหลังได้รับสารสกัดจาก ใบ lokale โดยใช้อาหารอล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำละลายที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ผลการ ทดลองที่ 24 ชั่วโมง พบรอัตราการตายของหนอนกระทุ่อมตึ้งแต่ความเข้มข้นระดับต่ำสุด และเมื่อ ความเข้มข้น ของสารสกัดสูงขึ้นพบว่ามีอัตราการตายของหนอนเพิ่มมากขึ้น คือที่ระดับความ เข้มข้น 250, 500, 1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32000 ppm มีอัตราการตายของหนอน 6.67%, 26.67%, 38.33%, 41.67%, 50%, 66.67%, 71.67% และ 96.67% ตามลำดับ ค่า $LC_{50} = 6855.88 \pm 1699.650$ ppm (ภาพที่ 40)

ผลการทดลองที่ 48 ชั่วโมงมีแนวโน้มเช่นเดียวกันกับผลการทดลองที่ 24 ชั่วโมง แต่พบว่า มีอัตราการตายของหนอนเพิ่มมากขึ้น คือ ความเข้มข้น 250, 500, 1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32000 ppm มีอัตราการตายของหนอน 11.67%, 36.67%, 45%, 51.67%, 56.67%, 68.33%, 76.67% และ 96.67% ตามลำดับ ค่า $LC_{50} = 4993.02 \pm 1793.621$ ppm (ภาพที่ 41) โดยชุดควบคุมไม่พบการตายของหนอนกระทุ่อม ในทั้งสองช่วงเวลา (24 ชั่วโมง และ 48 ชั่วโมง)

จากการคำนวณทางสถิติพบว่า อัตราการตายของหนอนกระทุ่อมในแต่ละความเข้มข้น ของสารสกัดที่เวลาเดียวกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ แต่อัตราการตายที่ 24 ชั่วโมงเทียบกับอัตราการตายที่ 48 ชั่วโมง ไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ จึงจะเห็นได้ว่า สารสกัดจากกระทุ่งแดงจะละลายโดยวิธีการใช้อุ่นออล 70 เปรอร์เซ็นต์ จะให้ค่าระดับความเป็นพิษโดยดูจากมีเปอร์เซ็นต์การตายที่สูงกว่าหรือมีค่า LC_{50} ที่ต่ำกว่า เมื่อเปรียบเทียบกับการละลายสารสกัดจากกระทุ่งแดงโดยน้ำกลั่น

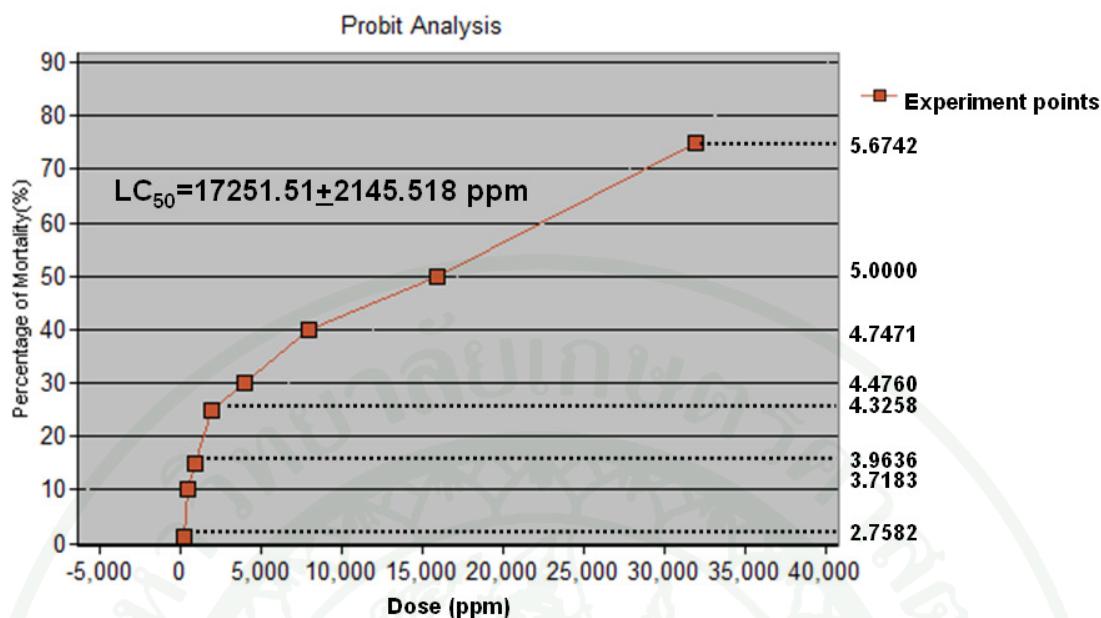
ตารางที่ 3 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระดูกหอม⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบกะหุงแดงโดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบโดยวิธีจุ่มกับสารละลายโดยตรง (Dipping method)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบกะหุงแดง (ppm)	เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระดูกหอม ⁽³⁾ \pm SD	24 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง
0 (control A) ⁽²⁾	0.00 \pm 0.00 ^h	0.00 \pm 0.00 ^h	0.00 \pm 0.00 ^h
250	0.00 \pm 0.00 ^h	0.00 \pm 0.00 ^h	0.00 \pm 0.00 ^h
500	10.00 \pm 1.00 ^g	11.67 \pm 0.58 ^g	18.33 \pm 0.58 ^f
1000	18.33 \pm 0.58 ^f	18.33 \pm 0.58 ^f	30.00 \pm 0.00 ^e
2000	26.67 \pm 0.58 ^e	35.00 \pm 1.00 ^d	41.67 \pm 0.58 ^c
4000	33.33 \pm 0.58 ^d	50.00 \pm 1.00 ^b	55.00 \pm 1.00 ^b
8000	41.67 \pm 0.58 ^c	71.67 \pm 0.58 ^a	76.67 \pm 0.58 ^a
16000			
32000			

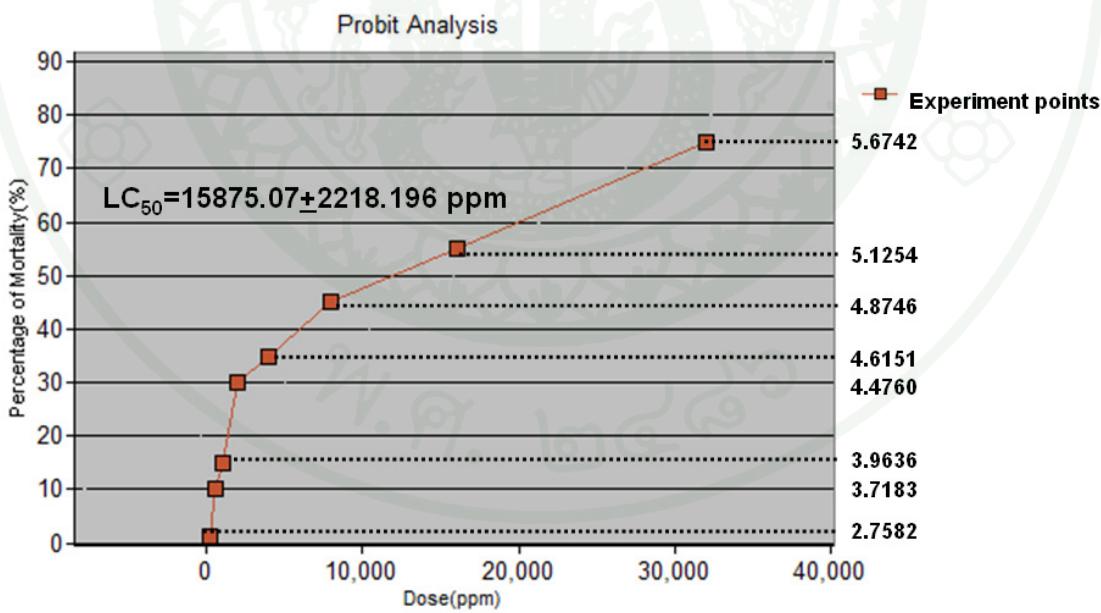
⁽¹⁾ การตายเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชุดๆ ละ 20 ตัว

⁽²⁾ control A : น้ำกลั่น

⁽³⁾ ค่าเฉลี่ย \pm ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละกลุ่มนี้มีความแตกต่างกันที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test



ภาพที่ 38 แสดงค่า LC_{50} ของหนอนกระทุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงโดยใช้ น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 ชั่วโมง



ภาพที่ 39 แสดงค่า LC_{50} ของหนอนกระทุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงโดยใช้ น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 48 ชั่วโมง

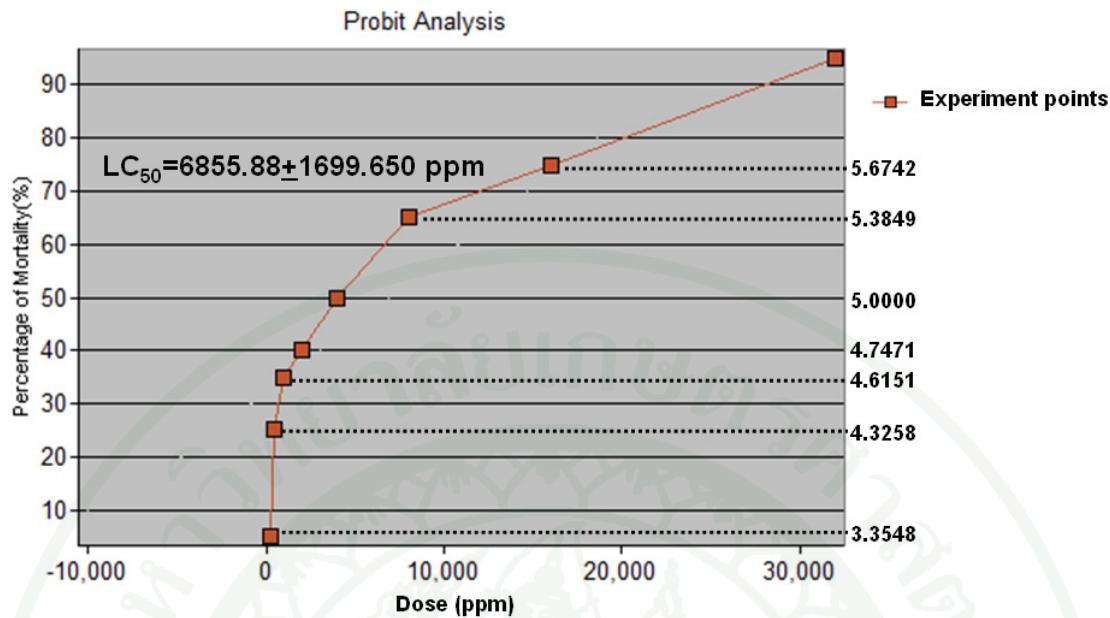
ตารางที่ 4 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระดูกหอม⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบกะหุงแดงโดยใช้อุ่นอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบโดยวิธีจุ่มกับสารละลายโดยตรง (Dipping method)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบกะหุงแดง (ppm)	เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระดูกหอม ⁽³⁾ \pm SD	24 ชั่วโมง	48 ชั่วโมง
0 (control B) ⁽²⁾	0.00 \pm 0.00 ⁱ	0.00 \pm 0.00 ⁱ	
250	6.67 \pm 0.58 ^h	11.67 \pm 0.58 ^h	
500	26.67 \pm 0.58 ^g	36.67 \pm 0.58 ^g	
1000	38.33 \pm 1.53 ^f	45.00 \pm 0.00 ^f	
2000	41.67 \pm 2.08 ^e	51.67 \pm 2.08 ^e	
4000	50.00 \pm 2.65 ^d	56.67 \pm 1.52 ^d	
8000	66.67 \pm 2.88 ^c	68.33 \pm 3.21 ^c	
16000	71.67 \pm 3.21 ^b	76.67 \pm 3.21 ^b	
32000	96.67 \pm 0.58 ^a	96.67 \pm 0.58 ^a	

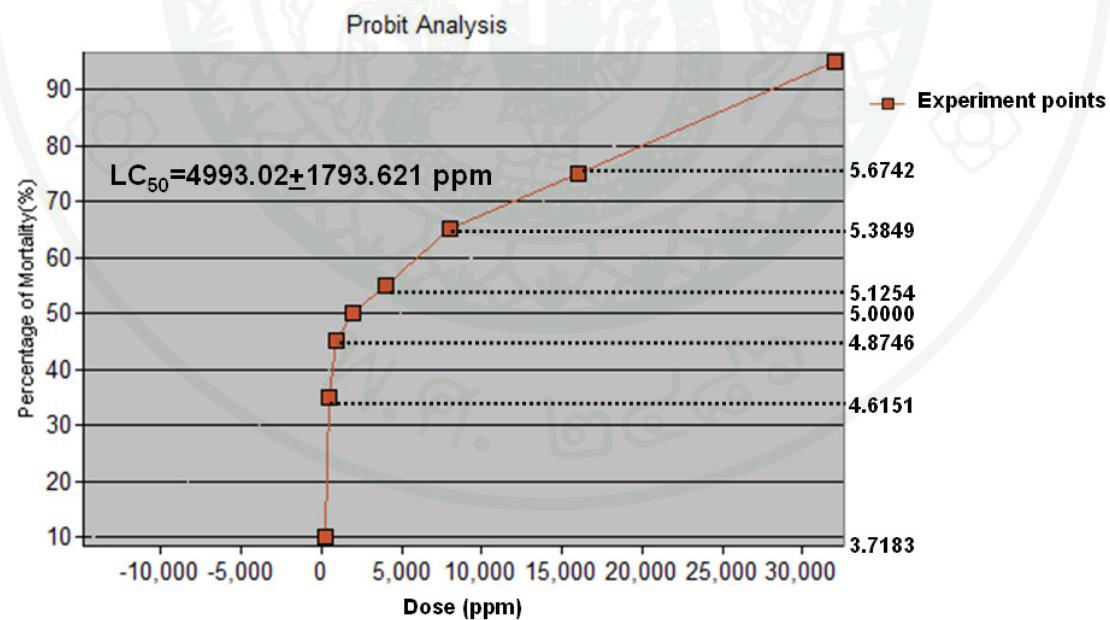
⁽¹⁾ การตายเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชุดๆ ละ 20 ตัว

⁽²⁾ control B : เอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์

⁽³⁾ ค่าเฉลี่ย \pm ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานที่ต่างกันในแต่ละกลุ่มนี้มีความแตกต่างกันที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test



ภาพที่ 40 แสดงค่า LC_{50} ของหนอนกระทุ่ห้อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงโดยใช้ เอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 ชั่วโมง



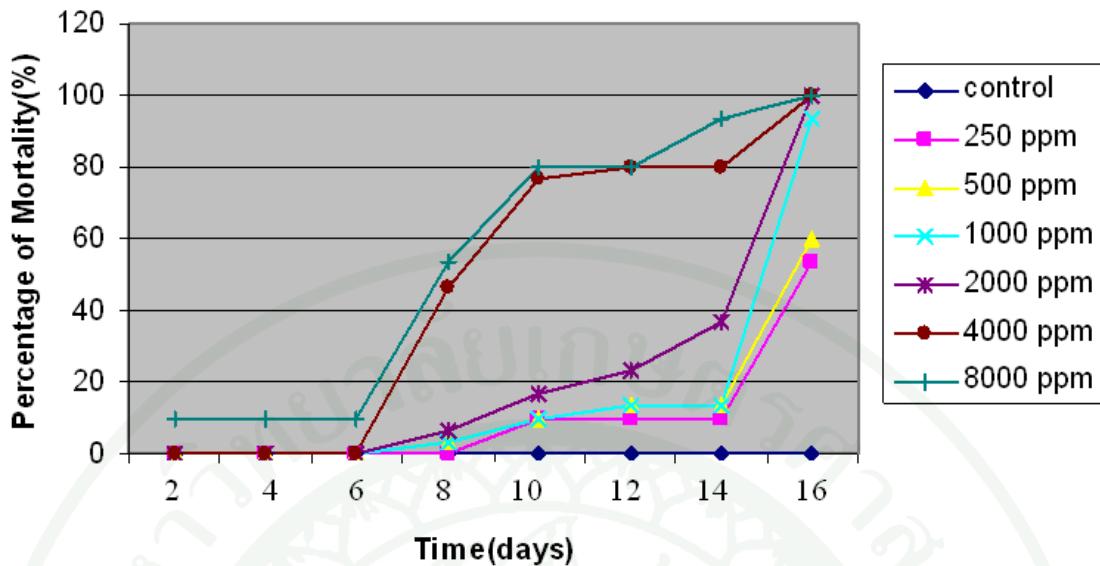
ภาพที่ 41 แสดงค่า LC_{50} ของหนอนกระทุ่ห้อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงโดยใช้ เอทานอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 48 ชั่วโมง

2. ผลการศึกษาฤทธิ์การขับยั้งการกิน (Antifeedant) และฤทธิ์ความเป็นพิษ โดยการกิน (feeding toxicity method) ของสารสกัดจากใบเลี้ยน *Melia azedarach* L. (Meliaceae) และใบกระหุ่งแดง *Jatropha gossypifolia* L. (Euphorbiaceae) ต่อหนอนกระทุ่อม

2.1 ผลการศึกษาฤทธิ์การขับยั้งการกินและฤทธิ์ความเป็นพิษ โดยการกินของสารสกัดจากใบเลี้ยน ต่อหนอนกระทุ่อม

เบอร์เช็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนที่ผสมในอาหารเทียม ความเข้มข้นต่างๆ (250, 500, 1000, 2000, 4000, 8000 ppm) โดยวิธีกิน (feeding method) เป็นเวลา 16 วัน จากผลการทดลองแสดงให้เห็นว่าอัตราการตายของหนอนกระทุ่อมมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นเมื่อสารสกัดมีความเข้มข้นสูงขึ้นเมื่อเปรียบเทียบที่เวลาเดียวกัน ตัวอย่างเช่น ผลการทดลองหลังจากหนอนได้รับสารสกัดเป็นเวลา 16 วัน ที่ระดับความเข้มข้น 250, 500, 1000, 2000, 4000, 8000 ppm มีอัตราการตายของหนอน 53.33%, 60%, 93.33%, 100%, 100% และ 100% ตามลำดับ และระยะเวลาที่มีผลต่ออัตราการตายของหนอนเช่นเดียวกัน โดยพบว่าในวันที่ 2, 4 และ 6 หลังจากที่หนอนได้รับสารสกัด ไม่พบการตายของหนอนที่ระดับความเข้มข้นของสารสกัด 250, 500, 1000, 2000 และ 4000 ppm แต่พบอัตราการตายเกิดขึ้น 10% ที่ระดับความเข้มข้นสูงสุดคือ 8000 ppm และเมื่อเปรียบเทียบผลการทดลองที่ระดับความเข้มข้นเดียวกันอัตราการตายจะสูงขึ้น เรื่อยๆ เมื่อเวลาผ่านไป ตัวอย่างเช่น ความเข้มข้น 8000 ppm พบร่วมกับผลการทดลองในวันที่ 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16 มีอัตราการตายของหนอนกระทุ่อม 10%, 10%, 10%, 53.33%, 80%, 80%, 93.33% และ 100% ตามลำดับ โดยในชุดควบคุม ไม่พบการตายของหนอนกระทุ่อม

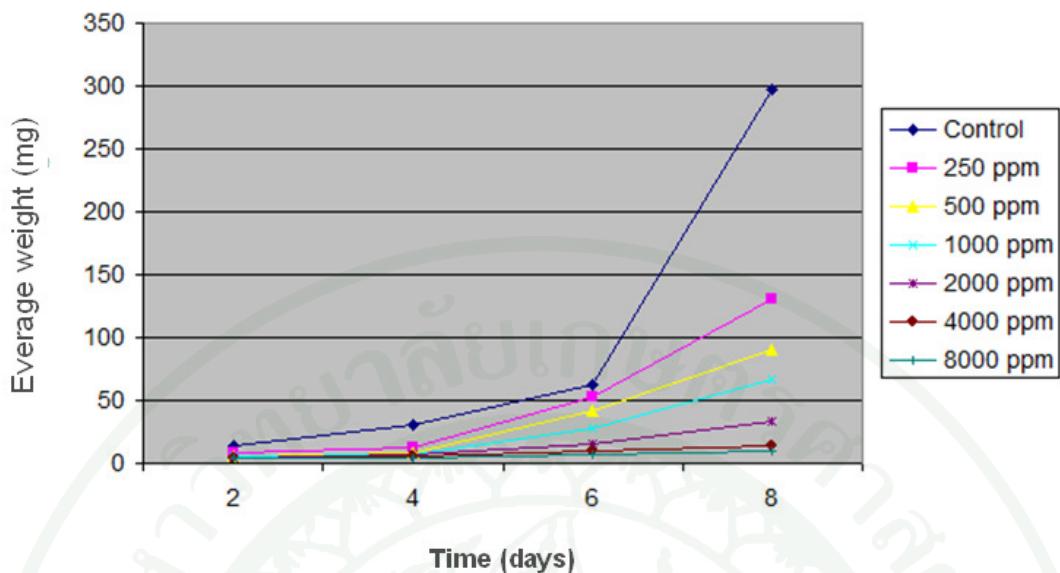
หลังจากเปรียบเทียบการตายของหนอนกระทุ่อมจะเห็นได้ว่า การตายของหนอนกระทุ่อมมีแนวโน้มสูงขึ้นเมื่อสารสกัดที่ใช้ทดสอบมีความเข้มข้นมากขึ้น และเมื่อเวลาผ่านไปพบว่า อัตราการตายของหนอนกระทุ่อมมีแนวโน้มสูงขึ้นเช่นเดียวกัน (ภาพที่ 42)



ภาพที่ 42 แสดงการตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 16 วัน

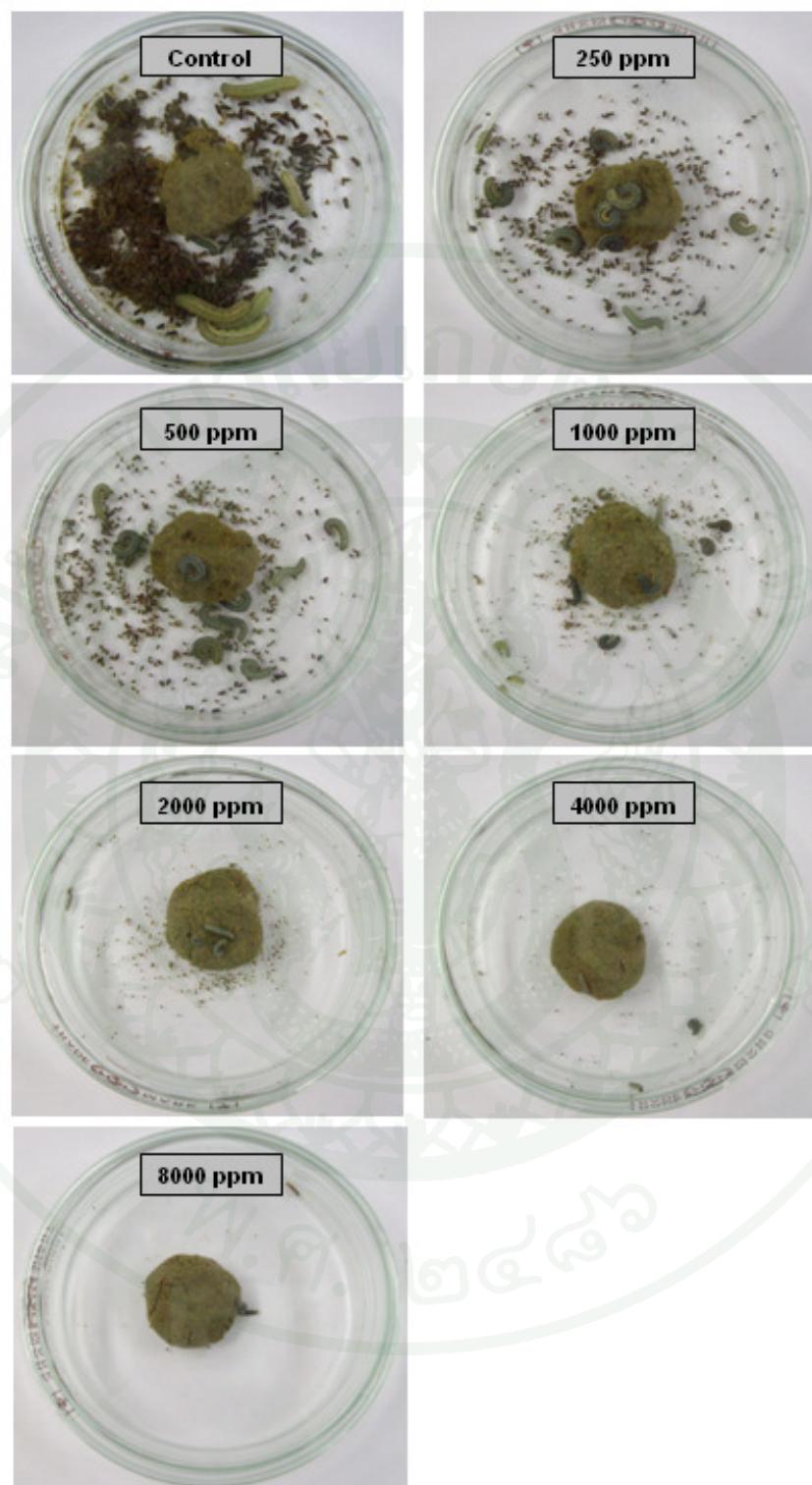
น้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระทุ่หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 2-8 วัน จากผลการทดลองเมื่อเปรียบเทียบผลที่ระดับความเข้มข้นของสารสกัดเดียวกัน พบร่วมน้ำหนักของหนอนกระทุ่หอมแนวโน้มสูงขึ้นเมื่อเวลาผ่านไป เช่น ความเข้มข้น 500 ppm น้ำหนักของหนอนที่บันทึกได้ในวันที่ 2, 4, 6 และ 8 มีค่าเท่ากัน 5.220, 8.446, 41.042, 90.568 มิลลิกรัม ตามลำดับ แต่พบว่าสารสกัดในระดับความเข้มข้นสูง คือ 4000 และ 8000 ppm น้ำหนักของหนอนเพิ่มขึ้นในปริมาณที่น้อยมากเทียบกับชุดควบคุม

เมื่อเปรียบเทียบน้ำหนักหนอน หลังจากที่ได้รับสารสกัดความเข้มข้นต่างๆ ที่ระยะเวลาเท่ากัน พบร่วมน้ำหนักของหนอนที่บันทึกได้ลดลงเรื่อยๆ เมื่อสารสกัดที่ใช้ทดสอบมีความเข้มข้นสูงขึ้น (ภาพที่ 43) เช่นในกรณีหลังจากที่หนอนได้รับสารสกัดเป็นเวลา 6 วัน เปรียบเทียบที่ระดับความเข้มข้น 0% (control), 250, 500, 1000, 2000, 4000, และ 8000 ppm น้ำหนักหนอนที่บันทึกได้คือ 62.724 ± 7.75 , 52.470 ± 7.03 , 41.042 ± 7.19 , 27.77 ± 6.08 , 15.508 ± 3.24 , 9.874 ± 2.06 และ 6.960 ± 3.28 มิลลิกรัม ตามลำดับ ที่เวลา 8 วัน น้ำหนักหนอนที่บันทึกได้คือ 297.036 ± 24.71 , 131.038 ± 14.03 , 90.568 ± 14.77 , 66.442 ± 10.14 , 32.812 ± 5.07 , 14.404 ± 3.13 และ 10.158 ± 3.59 มิลลิกรัม เป็นต้น



ภาพที่ 43 แสดงน้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระตุ้่หอม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 8 วัน

การเปรียบเทียบปริมาณการกินอาหารที่ผสมสารสกัดจากใบเลี้ยงในระดับความเข้มข้นต่างๆ ของหนอนกระตุ้่หอม จะเห็นได้ว่าในระดับความเข้มข้นที่สูงขึ้นเรื่อยๆ ปริมาณการกินอาหารของหนอนจะลดลง และจะเห็นความแตกต่างในปริมาณการกินอาหารได้อย่างชัดเจนเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (ภาพที่ 44)

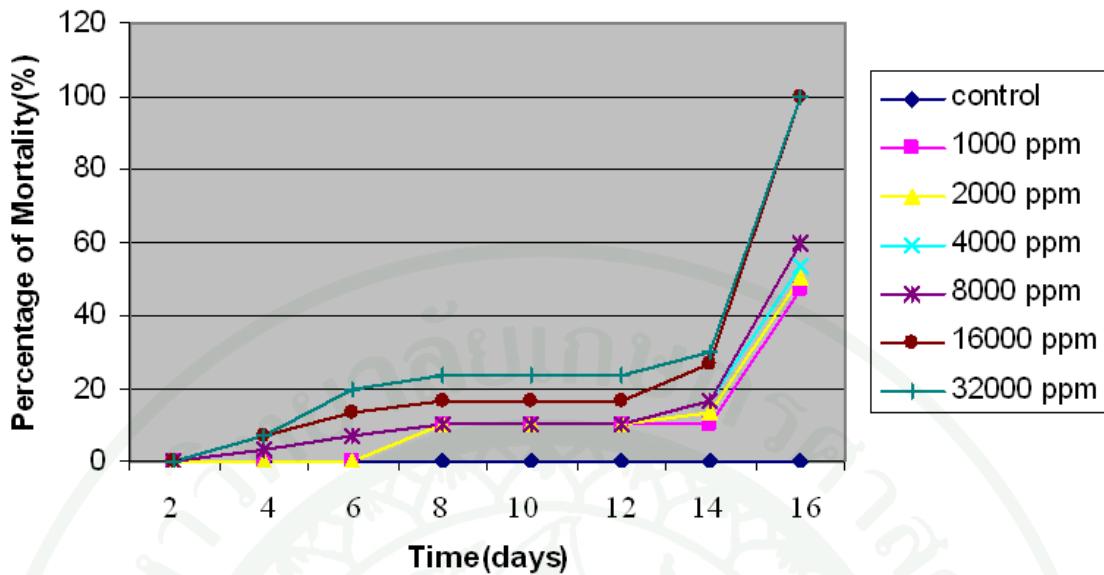


ภาพที่ 44 แสดงปริมาณการกินอาหารของหนอนกระถิ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เป็นระยะเวลา 8 วัน

2.2 ผลการศึกษาฤทธิ์การยับยั้งการกินและฤทธิ์ความเป็นพิษโดยการกิน ของสารสกัดจากใบกระหุ่ง แดงต่อหนอนกระทุ่อม

เบอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่อมหลังจากได้รับสารสกัดจากใบกระหุ่งแดงที่ผสมในอาหารเทียม ความเข้มข้นต่างๆ (1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32000 ppm) โดยวิธีกิน (feeding method) เป็นเวลา 16 วัน จากผลการทดลองแสดงให้เห็นว่าอัตราการตายของหนอนกระทุ่อมมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นเมื่อสารสกัดมีความเข้มข้นสูงขึ้นเมื่อเปรียบเทียบที่เวลาเดียวกัน เช่นเดียวกับผลที่ได้จากการกินใบเลี้ยน ตัวอย่างเช่น ผลการทดลองหลังจากหนอนได้รับสารสกัดเป็นเวลา 16 วัน ที่ระดับความเข้มข้น 1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32000 ppm มีอัตราการตายของหนอน 46.67%, 50%, 53.33%, 60%, 100% และ 100% ตามลำดับและระยะเวลาที่มีผลต่ออัตราการตายของหนอนเช่นเดียวกัน โดยพบว่าในวันที่ 2 หลังจากที่หนอนได้รับสารสกัด ไม่พบการตายของหนอนที่ทุกระดับความเข้มข้นของสารสกัด วันที่ 4 และ 6 ไม่พบอัตราการตายของหนอนที่ระดับความเข้มข้น 1000 และ 2000 ppm และเมื่อเปรียบเทียบผลการทดลองที่ระดับความเข้มข้นเดียวกัน พบว่าอัตราการตายจะสูงขึ้นเรื่อยๆ เมื่อเวลาผ่านไป ตัวอย่างเช่น ความเข้มข้น 4000 ppm พบว่าผลการทดลองในวันที่ 2, 4, 6, 8, 10, 12, 14, 16 มีอัตราการตายของหนอนกระทุ่อม 0%, 3.33%, 6.67%, 10%, 10%, 10%, 16.67% และ 53.33% ตามลำดับ โดยในชุดควบคุมไม่พบการตายของหนอนกระทุ่อม

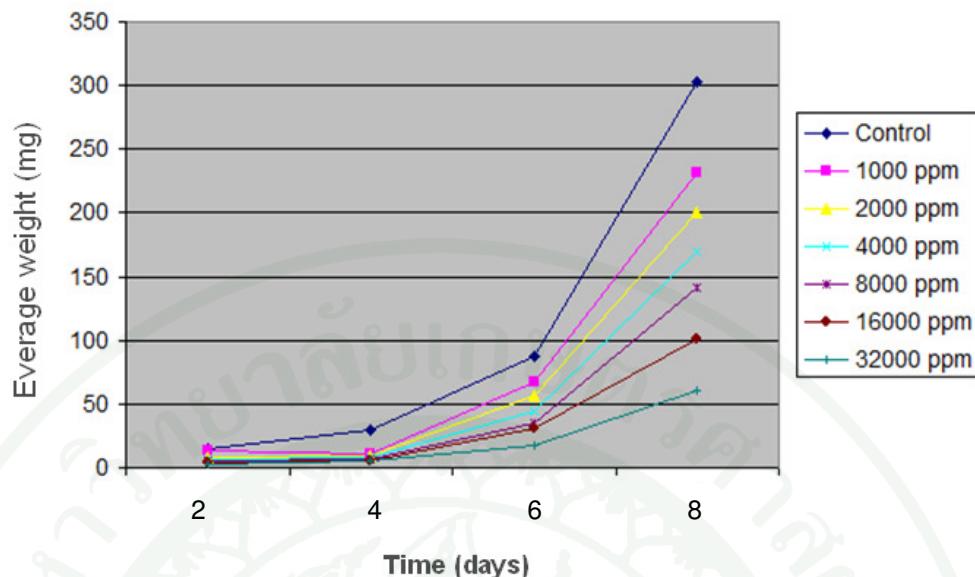
หลังจากเปรียบเทียบการตายของหนอนกระทุ่อมจะเห็นได้ว่า การตายของหนอนกระทุ่อมมีแนวโน้มสูงขึ้นเมื่อสารสกัดที่ใช้ทดสอบมีความเข้มข้นมากขึ้น และเมื่อเวลาผ่านไปพบว่า อัตราการตายของหนอนกระทุ่อมมีแนวโน้มสูงขึ้นเช่นเดียวกัน (ภาพที่ 45)



ภาพที่ 45 แสดงการตายเฉลี่ยของหนอนกระตุ้ห้อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 16 วัน

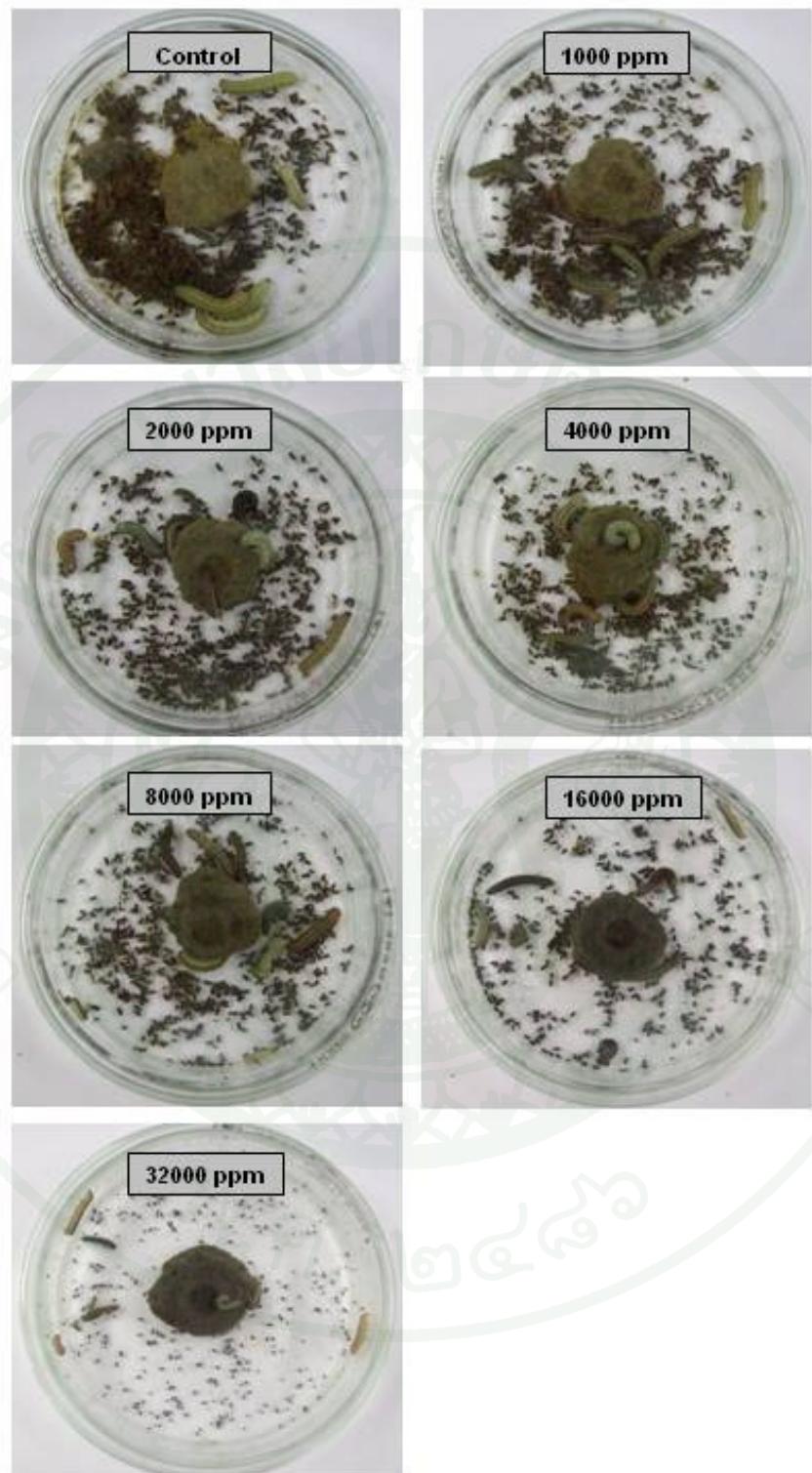
น้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระตุ้ห้อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงที่ผสมในอาหารเทียมที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 8 วัน จากผลการทดลองเมื่อเปรียบเทียบผลที่ระดับความเข้มข้นของสารสกัดเดียวกัน พบว่าน้ำหนักของหนอนกระตุ้ห้อมแนวโน้มสูงขึ้นเมื่อเวลาผ่านไป เช่นเดียวกับผลที่ได้จากการสกัดจากใบเลี้ยง เช่น ความเข้มข้น 16000 ppm น้ำหนักของหนอนที่บันทึกได้ในวันที่ 2, 4, 6 และ 8 มีค่าเท่ากับ 4.484, 5.696, 30.652, 101.034 มิลลิกรัม ตามลำดับ แต่พบว่าสารสกัดในระดับความเข้มข้นสูง คือ 32000 ppm น้ำหนักของหนอนเพิ่มขึ้นในปริมาณที่น้อยมากเทียบกับชุดควบคุม

เมื่อเปรียบเทียบน้ำหนักหนอน หลังจากที่ได้รับสารสกัดความเข้มข้นต่างๆ ที่ระยะเวลา เท่ากัน พบว่าน้ำหนักของหนอนที่บันทึกได้ลดลงเรื่อยๆ เมื่อสารสกัดที่ใช้ทดสอบมีความเข้มข้น สูงขึ้น (ภาพที่ 46) เช่นในกรณีหลังจากที่หนอนได้รับสารสกัดเป็นเวลา 6 วัน เปรียบเทียบที่ระดับ ความเข้มข้น 0% (control), 1000, 2000, 4000, 8000, 16000 และ 32000 ppm น้ำหนักหนอนที่บันทึกได้ คือ 87.422 ± 6.86 , 67.648 ± 9.55 , 56.186 ± 2.69 , 44.830 ± 7.63 , 34.960 ± 7.47 , 30.652 ± 10.40 และ 17.742 ± 2.05 มิลลิกรัม ตามลำดับ ที่เวลา 8 วัน น้ำหนักหนอนที่บันทึกได้ คือ 303.218 ± 19.15 , 230.88 ± 22.32 , 200.184 ± 24.85 , 170.214 ± 17.62 , 141.824 ± 37.40 , 101.034 ± 28.25 และ 60.316 ± 6.73 มิลลิกรัม เป็นต้น



ภาพที่ 46 แสดงน้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระตุ้ห้อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแดงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 2-8 วัน

การเปรียบเทียบปริมาณการกินอาหารที่ผสมสารสกัดจากใบละหุ่งแดงในระดับความเข้มข้นต่างๆ ของหนอนกระตุ้ห้อม จะเห็นได้ว่าในระดับความเข้มข้นที่สูงขึ้นเรื่อยๆ ปริมาณการกินอาหารของหนอนจะลดลง ถึงแม้ว่าในระดับความเข้มข้นต่ำจะเห็นความแตกต่างไม่ชัดเจน แต่ใน ระดับความเข้มข้นสูง คือ 16000 และ 32000 ppm จะเห็นความแตกต่างในปริมาณการกินอาหาร ได้อย่างชัดเจนเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (ภาพที่ 47)



ภาพที่ 47 แสดงปริมาณการกินอาหารของหนอนกระทุ่อม หลังจากได้รับสารสกัดจากใบคลุ่ง
แดงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เป็นระยะเวลา 8 วัน

3. ผลความเป็นพิษของสารสกัดจากใบเลี่ยน และใบละหุ่งแดงต่อแมลงที่มีประโยชน์ คือ แต่นเบียน (*Meteorus Pulchricornis*)

3.1 ผลความเป็นพิษของสารสกัดจากใบเลี่ยนต่อแต่นเบียน (*Meteorus Pulchricornis*)

หลังจากทดสอบกับแต่นเบียนกับสารสกัดจากใบเลี่ยนชั่งในอุตสาหกรรม 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำลายพบร่วมกับ *Meteorus pulchricornis* ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในวันที่ 4 ที่ความเข้มข้น 4000 ppm มีการตายเท่ากับ 5% และความเข้มข้น 8000 ppm มีการตายเท่ากับ 15% ในวันที่ 5 ที่ความเข้มข้น 2000 ppm มีการตายเท่ากับ 5% ความเข้มข้น 4000 ppm มีการตายเท่ากับ 10% และความเข้มข้น 8000 ppm มีการตายเท่ากับ 25% ทั้งนี้ในวันที่ 1 ถึง 3 ไม่พบการตายเกิดขึ้นจากผลกระทบของจะเห็นได้ว่า สารสกัดจากใบเลี่ยนส่งผลต่ออัตราการตายของแมลงชนิดนี้ในระดับต่ำเนื่องจากความเข้มข้นที่ก่อให้เกิดการตายมีเพียง 3 ระดับความเข้มข้นที่สูงเท่านั้นคือ 2000 ppm พบร่วมกับการตายของ *M. pulchricornis* 5% ในวันที่ 5 ที่ความเข้มข้น 4000 ppm พบร่วมกับการตายของ *M. pulchricornis* 5% และ 10% ในวันที่ 4 และวันที่ 5 ตามลำดับ และความเข้มข้น 8000 ppm พบร่วมกับการตายของ *M. pulchricornis* 15% และ 25% ในวันที่ 4 และวันที่ 5 ตามลำดับ (ตารางที่ 5 และภาพที่ 48)

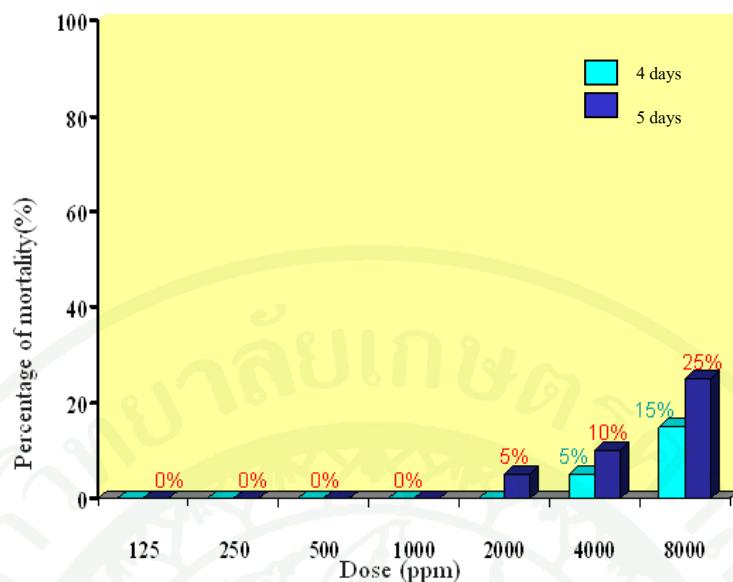
ตารางที่ 5 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ *Meteorus pulchricornis*⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลิ่ยน โดยใช้อุทานออล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ที่เวลา 4 วัน และ 5 วัน

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลิ่ยน (ppm)	เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ <i>Meteorus pulchricornis</i> ⁽³⁾ \pm SD	
	วันที่ 4	วันที่ 5
0 (control B) ⁽²⁾	0.00 \pm 0.00 ^c	0.00 \pm 0.00 ^d
125	0.00 \pm 0.00 ^c	0.00 \pm 0.00 ^d
250	0.00 \pm 0.00 ^c	0.00 \pm 0.00 ^d
500	0.00 \pm 0.00 ^c	0.00 \pm 0.00 ^d
1000	0.00 \pm 0.00 ^c	0.00 \pm 0.00 ^d
2000	0.00 \pm 0.00 ^c	5.00 \pm 0.50 ^c
4000	5.00 \pm 0.50 ^b	10.00 \pm 0.58 ^b
8000	15.00 \pm 0.50 ^a	25.00 \pm 0.96 ^a

⁽¹⁾ การตายเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชั้ๆ ละ 20 ตัว วันที่ 1 ถึง 3 ไม่พบการตายของ *Meteorus pulchricornis* เกิดขึ้นหลังทดสอบด้วยสารสกัด

⁽²⁾ control B : เอทานออล 70 เปอร์เซ็นต์

⁽³⁾ ค่าเฉลี่ย \pm ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละกลุ่มนี้มีความแตกต่างกันที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test



ภาพที่ 48 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ *Meteorus pulchricornis* หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนโดยใช้อุทานอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง

3.2 ผลความเป็นพิษของสารสกัดจากใบกระหุ่งแดงต่อแต่นเปรี้ยน (*Meteorus Pulchricornis*)

จากตารางที่ 6 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ย *Meteorus pulchricornis* หลังจากได้รับสารสกัดจากใบกระหุ่งแดงโดยใช้อุทานอล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 4 วัน และ 5 วัน เมื่อongจากในวันที่ 1 ถึง 3 ไม่พบการตายเกิดขึ้น จากผลการทดลองจะเห็นได้ว่า สารสกัดจากใบกระหุ่งแดงส่งผลต่ออัตราการตายของแมลงชนิดนี้ในระดับต่ำมากเมื่อเปรียบเทียบ กับชุดควบคุมและสารสกัดจากใบเลี้ยน เนื่องจากความเข้มข้นที่ก่อให้เกิดการตายมีเพียง 1 ระดับ ความเข้มข้นที่สูงสุดเท่านั้นคือ 32000 ppm พนว่า มีการตายของ *M. pulchricornis* 5% ในวันที่ 5 (ตารางที่ 6 และภาพที่ 49)

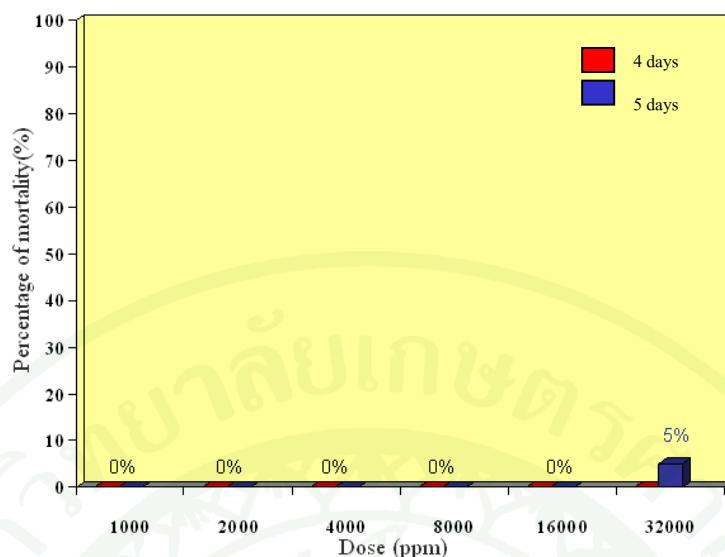
ตารางที่ 6 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ *Meteorus pulchricornis*⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแคงโดยใช้อ Ethanol 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ที่เวลา 4 วัน และ 5 วัน

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบละหุ่งแคง (ppm)	เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ <i>Meteorus pulchricornis</i> ⁽³⁾ \pm SD	
	วันที่ 4	วันที่ 5
0 (control B) ⁽²⁾	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^b
250	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^b
500	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^b
1000	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^b
2000	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^b
4000	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^b
8000	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^b
16000	0.00 \pm 0.00 ^a	0.00 \pm 0.00 ^b
32000	0.00 \pm 0.00 ^a	5.00 \pm 0.50 ^a

⁽¹⁾ การตายเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชั้ๆ ละ 20 ตัว วันที่ 1 ถึง 3 ไม่พบการตายของ *Meteorus pulchricornis* เกิดขึ้นหลังทดสอบด้วยสารสกัด

⁽²⁾ control B : Ethanol 70 เปอร์เซ็นต์

⁽³⁾ ค่าเฉลี่ย \pm ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละคอลัมน์มีความแตกต่างกันที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test



ภาพที่ 49 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของ *Meteorus pulchricornis* หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่งแคงโดยใช้อุณหภูมิ 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำลาย ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เวลา 24 และ 48 ชั่วโมง

วิจารณ์ผลการทดลอง

1. ความเป็นพิษของสารสกัดจากใบเลี้ยน *Melia azedarach* L. (Meliaceae) และใบกะหุงแดง *Jatropha gossypifolia* L. (Euphorbiaceae) ต่อหนอนกระทุ่อม ในตัวทำละลายที่เหมาะสมในการออกฤทธิ์ของสารสกัดทั้งสองชนิด

จากผลการทดลอง จะเห็นได้ว่าสารสกัดจากใบเลี้ยนแสดงความเป็นพิษต่อหนอนกระทุ่อมมากกว่าสารสกัดจากใบกะหุงแดง และการใช้อุทกนอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลายทำให้สารสกัดสามารถออกฤทธิ์ได้ดีกว่าการใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ผลการทดลองที่ 24 ชั่วโมง (การออกฤทธิ์แบบเฉียบพลัน: acute toxicity) ค่า LC₅₀ ที่ต่ำที่สุด (สารมีความเป็นพิษมากที่สุด) คือ 4031.61±527.581 ppm เป็นสารสกัดจากใบเลี้ยน โดยใช้อุทกนอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย รองลงมาคือ สารสกัดจากใบกะหุงแดง โดยใช้อุทกนอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ค่า LC₅₀ = 6855.88±1699.650 ppm, สารสกัดจากใบเลี้ยน โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ค่า LC₅₀ = 7775.85±821.015 ppm, สารสกัดจากใบกะหุงแดง โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ค่า LC₅₀ = 17251.51±2145.518 ppm ซึ่งมีค่า LC₅₀ สูงสุด ซึ่งสามารถจัดเรียงข้อมูลตามความเป็นพิษของสารสกัดทั้งสองชนิดจากมากไปน้อยได้ดังนี้ สารสกัดจากใบเลี้ยน โดยใช้อุทกนอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย > สารสกัดจากใบกะหุงแดง โดยใช้อุทกนอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย > สารสกัดจากใบเลี้ยน โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย > สารสกัดจากใบกะหุงแดง โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย (ดังแสดงในภาพที่ 34, 36, 38 และ 40) อาจเป็นไปได้ว่าการใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ทำให้ฤทธิ์ของสารสกัดจากพืชทั้งสองชนิดลดลง เพราะจากการสังเกตการละลายของสารสกัดในตัวทำละลายทั้งสอง พนบว่า สารสกัดทั้งสองชนิดสามารถละลายในอุทกนอล 70 เปอร์เซ็นต์อย่างสมบูรณ์ ได้สารละลายใสสีขาว ไม่เกิดตะ gon เล็กๆ ภายในบีกเกอร์ ในขณะที่สารสกัดทั้งสองชนิดละลายในน้ำกลั่น ได้เช่นเดียวกัน แต่ยังคงมีตะ gon เล็กๆ แขวนลอยอยู่ในสารละลาย จึงทำให้สารละลายที่ได้บุนเล็กน้อย

ผลการทดลองที่ 48 ชั่วโมง มีแนวโน้มไปในทางเดียวกันกับผลการทดลองที่ 24 ชั่วโมง คือ ค่า LC₅₀ ที่ต่ำที่สุด คือ 3451.08±586.971 ppm สารสกัดจากใบเลี้ยน โดยใช้อุทกนอล 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นตัวทำละลาย รองลงมาคือ สารสกัดจากใบกะหุงแดง โดยใช้อุทกนอล 70 เปอร์เซ็นต์เป็นตัวทำละลาย ค่า LC₅₀ = 4993.02±1793.621 ppm, สารสกัดจากใบเลี้ยน โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ค่า LC₅₀ = 7382.01±700.574 ppm, สารสกัดจากใบกะหุงแดง โดยใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำละลาย ค่า LC₅₀ =

16679.50 ± 2223.209 ppm ตามลำดับ เมื่อเปรียบเทียบเปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระทุ่อมหลังทดสอบด้วยสารสกัดทั้งสองชนิดที่ระดับความเข้มข้นต่างกัน ที่เวลา 24 ชั่วโมงและ 48 ชั่วโมง พบว่า เปอร์เซ็นต์การตายไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ โดยเปอร์เซ็นต์การตายจะมีค่าสูงขึ้นเมื่อสารสกัดที่ใช้ทดสอบมีความเข้มข้นสูงขึ้น ซึ่งอาจเป็นไปได้ว่าหนอนกระทุ่อมไม่สามารถเพิ่มปริมาณเอนไซม์ทำลายพิษหรือกลไกในการกำจัดสารพิษอื่นๆมาใช้ในการสลายสารสกัดที่ได้รับเข้าไปได้จึงทำให้หนอนกระทุ่อมตายในที่สุด

จากการสังเกตพฤติกรรมของหนอนหลังได้รับสารสกัด พบร่วมสารสกัดไม่มีฤทธิ์ถูกตัวตาย (knock down effect) แต่ต่างกับการออกฤทธิ์ของ pyrethroids ซึ่งจะเกิดจากกลไกที่แตกต่างกันของสารเคมีที่ออกฤทธิ์ (active compounds) ในสารสกัด อย่างไรก็ตามพบว่า หนอนจะมีลักษณะเป็นอัมพาต หยุดนิ่งอยู่กับที่ หรือชดตัว หลังจากถูกทดสอบด้วยสารสกัด ซึ่งอาจเป็นผลมาจากการสกัดทำให้เกิดความผิดปกติต่อการหมุนตัวของระบบกล้ามเนื้อ นอกจากนี้ยังพบว่าหนอนที่ตายตัวจะมีสีเข้มขึ้น บางครั้งเป็นสีเขียวเข้ม นำตาลหรือดำ ถึงแม้ว่าสารสกัดทั้งสองชนิดจะส่งผลให้เกิดการตายและพฤติกรรมที่เปลี่ยนไปในหนอนกระทุ่ แต่ไม่สามารถสรุปได้ว่าการเปลี่ยนสีของหนอนที่ตายเป็นผลมาจากการสกัด จึงมีความเป็นที่จะต้องทำการศึกษาต่อไป

เมื่อนำผลการทดลองที่ได้มาเปรียบเทียบกับงานวิจัยเกี่ยวกับสารสกัดจากพืชที่ผ่านมาพบว่า สารสกัดจากใบเลี้ยนและใบละหุ่งแಡงมีความเป็นพิษสูงกว่าสารสกัดจากพืชหลายชนิด เช่น สารสกัดจากพริก (*Capsicum frutescens*) มีค่า LC₅₀ = 48,000 ppm ในการควบคุม *Spodoptera litula* (พุทธิพร, 2549) สารสกัดจากเมล็ดน้อยหน่า (*Annona squamosa* L.) มีค่า LC₅₀ = 16,420 ppm ใน การควบคุมเพลี้ยจักจั่นสีเขียว (*Nephrotettix virescens*) (Srisaad, 2005) ถึงแม้ว่าการเปรียบเทียบความเป็นพิษของสารสกัดจากพืชแต่ละชนิดทำได้ยาก เนื่องจากผู้ทำการทดลองใช้วิธีการทดสอบความเป็นพิษที่แตกต่างกัน ดังนั้นควรให้ความสนใจว่าสารสกัดแต่ละชนิดออกฤทธิ์ในวงกว้าง (broad spectrum) ในการกำจัดแมลงศัตรูพืชและแมลงก่อโรคชนิดต่างๆได้มากน้อยเพียงใด เช่นในกรณีของสารสกัดจากใบเลี้ยน พบว่า มีความเป็นพิษต่อลูกน้ำยุงลาย (*Aedes aegypti*) (Coria et al., 2008) และตัวเต็มวัยของ elm leaf beetle (*Xanthogaleruca luteola*) (Defagó et al., 2006) นอกจากนี้ ยังพบว่ามีผลต่อการพัฒนาของตัวอ่อนในแมลงชนิดต่างๆต่อไปนี้ ได้แก่ หนอนห่อใบข้าว (*Cnaphalocracis medinalis*) (Nathan, 2006) เหา (*Pediculus humanus capitis*) (María et al., 2007) และยุงลาย (*A. aegypti*) (Coria et al., 2008) เป็นต้น ส่วนงานวิจัยเกี่ยวกับความเป็นพิษของสารสกัด

จากใบและหุ่งแดงในการควบคุมแมลงศัตรูพืชยังไม่เป็นที่แพร่หลายนัก แต่มีรายงานว่าสารสกัดจากใบและหุ่งแดงมีฤทธิ์ในการเป็น antimicrobial (*Tithonia diversifolia*) (Ogundare, 2007)

2. ฤทธิ์การยับยั้งการกิน (Antifeedant) และฤทธิ์ความเป็นพิษโดยการกิน (feeding toxicity method) ของสารสกัดจากใบเลี้ยน *Melia azedarach* L. (Meliaceae) และใบและหุ่งแดง *Jatropha gossypifolia* L. (Euphorbiaceae) ต่อหนอนกระทุ่อม

จากผลการทดลอง โดยใช้วิธีการกิน(Feeding Method) พบว่าสารสกัดจากใบเลี้ยนมีผลต่อหนอนกระทุ่อมมากกว่าสารสกัดจากใบและหุ่งแดง โดยสารสกัดจากใบเลี้ยนมีฤทธิ์ในการยับยั้งการกินตึ้งแต่ระดับความเข้มข้นต่ำสุด คือ 250 ppm (ภาพที่ 44) ในขณะที่สารสกัดจากใบและหุ่งแดงมีฤทธิ์ในการยับยั้งการกินเฉพาะในระดับความเข้มข้นสูงเท่านั้น คือ 16000 และ 32000 ppm โดยในระดับความเข้มข้นต่ำยังไม่สามารถระบุได้อย่างแน่นชัดว่าสารสกัดชนิดนี้ออกฤทธิ์ในการยับยั้งการกินหรือไม่ (ภาพที่ 47)

อัตราการตายของหนอนกระทุ่อมหลังจากถูกทดสอบด้วยสารสกัดทั้งสองชนิดพบว่า มีอัตราการตายเพิ่มขึ้นเมื่อสารสกัดที่ใช้ทดสอบมีความเข้มข้นสูงขึ้น และเมื่อเวลาผ่านไปอัตราการตายก็เพิ่มสูงขึ้นเช่นเดียวกัน ยกเว้นในชุดความคุณ (ไม่ผสมสารสกัด) ไม่พบการตายของหนอนโดยพบว่าเมื่อระยะเวลาผ่านไป 16 วัน หนอนที่ถูกทดสอบด้วยสารสกัดจากใบเลี้ยนที่ระดับความเข้มข้น 2000, 4000 และ 8000 ppm มีการตายเกิดขึ้น 100% (ตารางที่ 5) โดยสารสกัดจากใบและหุ่งแดงที่ระดับความเข้มข้น 16000 และ 32000 ppm มีการตายเกิดขึ้น 100% (ตารางที่ 6) แต่จะเห็นได้ว่าระดับความเข้มข้นที่สามารถทำให้หนอนตาย 100% ในวันที่ 16 (บันทึกผล 16 วัน เนื่องจากในวันที่ 16 พบว่าในชุดความคุณ หนอนกระทุ่อมเข้าดักแด๊ก 100% จึงไม่สามารถเก็บผลเพื่อเปรียบเทียบต่อไป) ของสารสกัดทั้งสองชนิดมีความแตกต่างกันมากประมาณ 4-8 เท่า ดังนั้นจึงสามารถบอกได้ว่าสารสกัดจากใบเลี้ยนไม่เพียงแต่มีฤทธิ์สูงกว่าสารสกัดจากใบและหุ่งแดงโดยการทดสอบแบบ dipping method เท่านั้น ยังมีฤทธิ์สูงกว่าในการทดสอบแบบ feeding method อีกด้วย

น้ำหนักเฉลี่ยของหนอนที่บันทึกได้ก็มีผลทดสอบคล้ายกับ ภาพที่ 44 และ 47 เนื่องจากสารสกัดจากใบเลี้ยนมีฤทธิ์ในการยับยั้งการกินของหนอนกระทุ่อม จึงส่งผลให้หนอนที่ได้รับสารมีน้ำหนักตัวน้อยกว่าชุดความคุณในทุกชุดการทดลองที่ทดสอบด้วยสารสกัด

3. ความเป็นพิษต่อแมลงที่มีประกายชนิด คือ แตนเมียൻ (*Meteorus pulchricornis*)

จากผลการทดลอง จะเห็นได้ว่าสารสกัดทั้งสองชนิดมีความเป็นพิษต่อ *Meteorus pulchricornis* ในระดับต่ำ เมื่อแมลงชนิดนี้ได้รับสารวิธีสัมผัส (contact toxicity) เนื่องจากสารสกัดจากใบเลี้ยนไม่พบการตายของ *Meteorus pulchricornis* เกิดขึ้นที่ความเข้มข้น 125, 250, 500 และ 1000 ppm และในความเข้มข้นสูงขึ้นพบว่ามีอัตราการตายเกิดขึ้นแต่ยังอยู่ในระดับต่ำ คือ ในวันที่ 4 หลังจากทดสอบด้วยสารสกัดที่ความเข้มข้น 4000 ppm มีอัตราการตายเท่ากับ 5% และที่ความเข้มข้น 8000 ppm มีอัตราการตายเท่ากับ 15% ในวันที่ 5 หลังจากทดสอบด้วยสารสกัดพบว่ามีอัตราการตายของ *Meteorus pulchricornis* สูงขึ้น คือ ที่ความเข้มข้น 2000 ppm มีอัตราการตายเกิดขึ้นเท่ากับ 5% ที่ความเข้มข้น 4000 ppm และ 8000 ppm มีอัตราการตายเพิ่มขึ้นเป็น 10% และ 15% ตามลำดับ (ตารางที่ 9)

สารสกัดจากใบลงทะเบลง พบร่วมกับความเป็นพิษต่อ *Meteorus pulchricornis* น้อยกว่าสารสกัดจากใบเลี้ยน ในวันที่ 1 ถึงวันที่ 4 หลังทดสอบด้วยสารสกัดไม่พบการตายเกิดขึ้นในทุกระดับความเข้มข้น (1000, 2000, 4000, 8000, 16000, 32000) และในวันที่ 5 พบร่วมกับอัตราการตายเกิดขึ้นในระดับความเข้มข้นสูงสุด (32,000 ppm) เท่ากับ 5% ซึ่งจัดว่าสารสกัดจากใบลงทะเบลงมีความเป็นพิษต่อ *Meteorus pulchricornis* ในระดับต่ำมาก (ตารางที่ 10)

จากผลการทดลองในข้างต้น จะเห็นได้ว่าสารสกัดทั้งสองชนิดมีผลต่อตัวเต็มวัยของ *Meteorus pulchricornis* น้อยมาก

สรุปและข้อเสนอแนะ

สรุป

สารสกัดจากใบเลี่ยนและใบละหุ่งแดงมีผลในการควบคุมประชากรหนอนกระทุ้นหอมได้เป็นอย่างดี โดยสารสกัดจากใบเลี่ยนถูกพิสูจน์ว่าสารสกัดจากใบละหุ่งแดง ในการทดสอบแบบ dipping method และ feeding method ในขณะที่อุณหภูมิ 70 เปรอเซ็นต์ เป็นตัวทำลายที่ทำให้สารสกัดออกฤทธิ์ได้ดีกว่าการใช้น้ำกลั่นเป็นตัวทำลาย และยังพบว่าสารสกัดทึ้งสองชนิดมีผลต่อพัลตรูซาร์มชาติ (*Meteorus pulchricornis*) น้อยมาก จึงมีแนวโน้มว่าควรจะมีการนำสารสกัดจากใบเลี่ยนและใบละหุ่งแดงไปใช้อย่างแพร่หลายแทนการใช้สารเคมีในการควบคุมกำจัดแมลงศัตรูพืชเพื่อลดความเสี่ยงในการต้านทานยาฆ่าแมลงของแมลงศัตรูพืชในอนาคต

ข้อเสนอแนะ

ควรทำการศึกษาต่อโดยใช้วิธีการทดสอบแบบต่างๆ เพื่อนำผลที่ได้มาเปรียบเทียบว่าวิธีใดที่สารสกัดจะสามารถออกฤทธิ์ได้ดีที่สุด

เอกสารและสิ่งอ้างอิง

ฐานข้อมูลพืชพิษ คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยนเรศวร. 2544. ชื่อพรรณไม้แห่งประเทศไทย
ฉบับแก้ไขเพิ่มเติม. แหล่งที่มา: http://admin.pha.nu.ac.th/toxic_plant/new4.html, 10
กุมภาพันธ์ 2552.

เต็ม สมิตินันทน์. 2544. ชื่อพรรณไม้แห่งประเทศไทย. สำนักวิชาการป่าไม้ กรมป่าไม้, กรุงเทพฯ.

นพมาศ สุนทรเจริญนนท์. 2544. ยาและผลิตภัณฑ์จากธรรมชาติ เล่ม 1. พิมพ์ครั้งที่ 3. ภาควิชา
เภสัชวินิจฉัย คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหิดล, กรุงเทพฯ.

นันทawan บุณยะประภัศร. 2539. สมุนไพรไม้พื้นบ้าน. สำนักงานข้อมูลสมุนไพร. คณะเภสัชศาสตร์
มหาวิทยาลัยมหิดล, กรุงเทพฯ.

พุทธิพร สายสังเคราะห์. 2549. ปฏิกริยาของไข่มืออ่อนต่อเรสและกลูต้าไธโอน เอส ทราบเพื่อเรสใน
หนอนกระทู้ผัด (*Spodoptera litura* L.). วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัย
เกษตรศาสตร์.

ศศิเทพ ปิติพรเทพิน. 2547. การใช้เชื้อร่านในการกำจัดหนอนกระทู้หอมในระยะใบและตัวหนอน.
ปัญหาพิเศษ, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

อรรถน์สิทธิ สร้อยทอง. 2541. การศึกษาความเป็นไปได้ทางเศรษฐศาสตร์ของโครงการผลิตไวรัส
นิวเคลียร์โพลีอีโคโรชีส (เอ็นพีวี) สำหรับกำจัดหนอนกระทู้หอม (*Spodoptera exigua*
Hübner) เชิงการค้า. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์บางเขน.

Batcher, M.S. 2008. Element of Stewardship Abstract for *Melia azedarach*. Available
Source: <http://tncweeds.ucdavis.edu/esadocs/documents/meliaze.pdf>, February 20, 2010.

Bebawi, F.F., J.S. Vitelli, S.D. Campbell, W.D. Vogler, C.J. Lockett, B.S. Grace, B. Lukitsch and T.A. Heard. 2007a. The biology of Australian weeds 47 *Jatropha gossypifolia* L. **Plant Protection Quarterly.** 22: 42–58.

Benencia, F., M.C. Courreges, F.C. Coulombie and E.J. Massouh. 1992. Effect of *Melia azedarach* fresh leaf aqueous extract on mice hematological parameters. **Fitoterapia.** 63(5): 411-413 .

Berry, J.A. 1997. *Meteorus pulchricornis* Wesmael (Hymenoptera: Braconidae: Euphorinae), a new record for New Zealand. **New Zealand Entomologist.** 20: 45–48.

Brewer, M.J. and J.T. Trumble. 1989. Field monitoring for insecticide resistance in beet armyworm (Lepidoptera: Noctuidae). **J. Econ. Entomol.** 82: 1520–1526.

Burks, K.C. 1997. *Melia azedarach*. Fact sheet prepared by the Bureau of Aquatic Plant Management, Department of Environmental Protection. State of Florida. Tallahassee. FL.

Bullangpoti, V., J. Penssok, P. Wisarntanon, P. Kannasutra and S. Visetson. 2002. Chili extracts (*Capsicum frutescens* L.) for control of corn weevil (*Sitophilus zeamai* Motschulsky). **Agricultural Sci. J.** 33 (Suppl.): 300-4.

_____, V., S. Visetson, J. Milne, M. Milne, S. Pornbanlualap. 2004. Effects of Mangosteen's peels and Rambutan's Seeds on Toxicity, Esterase and Glutathione-S-transferase in Rice Weevil (*Sitophilus oryzae* L.) **Kasetsart J. (Nat. Sci.).** 38: 84-89.

_____, V., S. Visetson, J. Milne, M. Milne, S. Pornbanlualap, C. Sudthongkong and S. Tayapat. 2006. The Noval botanical insecticides for the control of brown planthopper, **Comm. Appl. Biol. Sci.** 71(2b): 475-481.

- _____, V., S. Visetson, J. Milne, M. Milne, C. Sudthongkong and S. Pornbanlualap. 2007. Effects of alpha-mangostin from mangosteen pericarp extract and imidacloprid on *Nilaparvata lugens* (Stal.) and non-target organisms: toxicity and detoxification mechanism. **Commun Agric Appl Biol Sci.** 72(3): 431-41.
- Carpinella, M.C., G.G. Herrero, R.A. Alonso and S.M. Palacios. 1999. Antifungal activity of *Melia azedarach* fruit extract. **Fitoterapia.** 70(3): 296-298.
- Chatterjee, A., S.C. Prakash. 1994. **The Treatise of Indian Medicinal Plants**, (Publication and Information Directorate. New Delhi), pp. 80-82.
- Chaufaux, J. and P. Ferron. 1986. Sensibilite differents de deux populations de *Spodoptera exigua* Hübner (Lepidoptera: Noctuidae) aux baculovirus et aux pyrethrinoïdes de synthese. **Agronomie.** 6: 99–104.
- Coria, C., W. Almiron, G. Valladares, C. Carpinella, F. Ludueña, M. Defago and S. Palacios. 2008. Larvicide and oviposition deterrent effects of fruit and leaf extracts from *Melia azedarach* L. on *Aedes aegypti* (L.) (Diptera: Culicidae). **Bioresource Technology.** 99: 3066-3070.
- Das, B. and R. Das. 1995. **Gossypifan, A lignan from *Jatropha gossypifolia*.** Pergamon.
- _____, B., A. Kashinatham, B. Venkataiah, S. Srinivas, G. Mahender and M.R. Reddy. 2003. Cleomiscosin A, a coumarino-lignoid from *Jatropha gossypifolia*. **Chem. Pharm. Bull.** 7: 870-871.
- Defagóa, M., G. Valladaresa, E. Banchioa, C. Carpinellab and S. Palaciob. 2006. Insecticide and antifeedant activity of different plant parts of *Melia azedarach* L. on *Xanthogaleruca luteola*. **Fitoterapia.** 77: 500-505.

DuPont. 1998. **AvauntTMWG insect control agent**, pp. 7. Technical Information Bulletin.

East, D.A., J.V. Edelson, B. Cartwright. 1989. Relative cabbage consumption by the cabbage looper (Lepidoptera: Noctuidae), beet armyworm (Lepidoptera: Noctuidae), and diamondback moth (Lepidoptera: Plutellidae). **J. Econ. Entomol.** 82: 1367-1369.

El-Lakwah, F.A., R. Mohamed and A.A. Darwish. 1995. Evaluation of toxic effect of chinaberry. **Annals of Agri. Sci.** 33(1): 389-398.

Farlow, R.A., G. Goddard, R. Kepner, K. Umeda, and J. R. Whitehead. 1992. Efficacy of Pirate[®] insecticidemitecide against insect and mite pests of U.S. cotton, pp. 877-880. *In Proceedings, Beltwide Cotton Conference*, National Cotton Council. Memphis. TN.

Flickr. 2009. **Beet Armyworm (*Spodoptera exigua*)**. Available Source:
<http://www.flickr.com/photos/valter/3873625753/>, February 20, 2010.

Fukuyama, Y., M. Ogawa, H. Takahashi and H. Minami. 2000. Two new meliacarpinins from the roots of *Melia azedarach*. **Chem. Pharm. Bull.** 48(2): 301-303.

Fuester, R.W., P. Taylor, H. Peng, K. Swan. 1993. Laboratory biology of a uniparental strain of *Meteorus pulchricornis* (Hymenoptera: Braconidae), an exotic larval parasitoid of the gypsy moth (Lepidoptera: Lymantriidae). **Annals of the Entomological Society of America.** 86(3): 298–304.

Fye, R.E., W.C. McAda. 1972. **Laboratory studies on the development, longevity, and fecundity of six lepidopterous pests of cotton in Arizona**, pp. 73. USDA Technical Bulletin 1454.

- Gebre amkak, A. and F. Azerefegne. 1999. Insecticidal activity of chinaberry, endod and pepper tree against the maize stalk borer (Lepidoptera: Noctuidae) in southern Ethiopia. **International J. of Pest Management.** 45(1): 9-13.
- Hosamani, K.M. and K.S. Katagi. 2008. Characterization and structure elucidation of 12-hydroxyoctadecis-9-enoic acid in *Jatropha gossypifolia* and *Hevea brasiliensis* seed oils: a rich source of hydroxyl fatty acid. **Chemistry and Physics of Lipids.** 152: 9-12.
- Khare, C.P. 2004. **Encyclopedia of Indian Medicinal Plants**, (Springer, Germany) pp.305-306.
- Laecke, K.V. and D. Deghele. 1991. Detoxification of diflubenzuron and teflubenzuron in the larvae of the beet armyworm (*Spodoptera exigua*) (Lepidoptera: Noctuidae). **Pestic. Biochem. Physiol.** 40: 181-190.
- Mahla, M., R. Singh, P. Suhag, Bharti and S.B. Kalidhar. 2002. Biological efficacy of *Melia azedarach* roots against *Earias vittella* larva. **J. Med. Aromatic Plant Sci.** 24(3): 726-728.
- María, C., M. Mónica, R. Walter, G. Almirón Carlos, L.A. Ferrayoli Francisco and M.P. Sara 2007. *In vitro* pediculicidal and ovicidal activity of an extract and oil from fruits of *Melia azedarach* L. **Journal of the American Academy of Dermatology.** 56: 250-256.
- Meinke, L.J. and G. W. Ware. 1978. Tolerance of three beet armyworm strains in Arizona to methomyl. **J. Econ. Entomol.** 71:645–646.
- Nathan, S.S. 2006. Effects of *Melia azedarach* on nutritional physiology and enzyme activities of the rice leaffolder *Cnaphalocrocis medinalis* (Guenée) (Lepidoptera: Pyralidae). **Pestic. Biochem. Physiol.** 84: 98-108.

Nathan, S., Y. Choi, H. Paik and Kalaivani. 2008. **The toxicity and physiological effect of goniothalamin, a styryl-pyrone, on the generalist herbivore, *Spodoptera exigua* (Hubner).** Chemosphere.

Noyes, J.S. 1988. Encyrtidae (Insecta: Hymenoptera). **Fauna of New Zealand.** 13: 1–188.

Ogundare A.O. 2007. Antimicrobial Effect of *Tithonia diversifolia* and *Jatropha gossypifolia* Leaf Extracts. **Trends Applied Sci. Res.** 2(2): 145-150.

Orwa, C., A. Mutua, R. Kindt, R. Jamnadass and S. Anthony. 2009. **Agroforestry Database:** a tree reference and selection guide version 4.0.

Prabhaker, N., D.L. Coudriet, A.N. Kishaba, D.E. Meyerdirk. 1986. Laboratory evaluation of neem-seed extract against larvae of the cabbage looper and beet armyworm (Lepidoptera: Noctuidae). **J. Econ. Entomol.** 79:39-41.

Radford, A.E., H.E. Ahles and C.R. Bell. 1968. **Manual of the vascular flora of the Carolinas.** University of North Carolina Press. Chapel Hill. NC.

Rani, M., P. Suhag, R. Kumar, R. Singh and S.B. Kalidhar. 1999. Chemical component and biological efficacy of *Melia azedarach* stems. **J. Med. Aromatic Plant Sci.** 21: 1043-1047.

Ravindranath, N., B. Venkataiah, C. Ramesh, P. Jayaprakash and B. Das. 2003. Jatrophe, a Novel Macroyclic Bioactive Diterpene from *Jatropha gossypifolia*. **Chem. Pharm. Bull.** 51(7): 870-871.

Sallem, R., S.I. Ahmed, S.M. Shamim, S. Faizi and B.S. Siddiqui. 2002. Antibacterial effect of *Melia azedarach* flowers on rabbits. **Phytotherapy Res.** 16(8): 762-764.

Sharma, P.C., M.B. Yelne and T.J. Dennis. 2001. **Data base on Medicinal plants used in Ayurveda**, pp. 389-406. (Documentation and Publication Division. Central Council for Research in Ayurveda and Siddha, New Delhi.)

Siam Insect-Zoo & Museum. 2008. **Beet Armyworm**. Available Source:
<http://www.malaeng.com/blog/?p=1586>, February 20, 2010.

Srisaad, I. 2005. Effect of sweet apple seed on mortality and some detoxification enzyme in green leafhopper (*Nephrotettix virescens*). **The Seventh Nation Plant Protection Conference**. 2-4 November 2005. Lotus Pangsuankaew. Chiengmai. Thailand. 80 p.

Smagghe, G. and D. Deghele. 1994. Effects of the ecdysteroid agonists RH 5849 and RH 5992, alone and in combination with a juvenile hormone analogue, pyriproxyfen, on larvae of *Spodoptera exigua*. **Entomologia Experimentalis et Applicata**. 72: 115-123.

Taylor, E. and G. Riley. 2008. Artificial infestations of beet armyworm, *Spodoptera exigua* (Lepidoptera: Noctuidae), used to estimate an economic injury level in tomato. **Crop prot.** 27: 268–274.

Valladares, G.R., D. Ferreyra, M.T. Defago, M.C. Carpinella and S. Palacios. 1999. Effects of *Melia azedarach* on Triatomainfestans. **Fitoterapia**. 70: 421- 424.

Visetson, S. and M. Milne. 2001. Effect of Root Extract From Derris(Derris eliptica Benth) On Mortality and Detoxification Enzyme Levels in the Diamond Black Moth Larvae (*Plutella xylostella* L.). **Kasetsart J. (Nat.Sci.)**. 35: 157-163.

_____, S., M. Milne. and J. Milne. 2001. Toxicity of 4,11-Selinnadien-3-one from Nut sedge (*Cyperus rotundus* L.) Tuber extracts to Diamond Black Moth Larvae (*Plutella xylostella* L.), Detoxification Mechanism and Toxicity to Non Target Species. **Kasetsart J. (Nat.Sci.)**. 35: 284-292.

Wakamura, S. and M. Takai. 1992. Control of the bet armyworm in open fields with sex pheromone. Pages 115-125 In N.S Talekar (ed.) Diamondback Moth and other Crucifer Pests. Asian Research and Development Center, Taipei, Taiwan.

Wang, Y.L., S.Y. Si, Z.X. Wang, Y. Wang and L.L. Zhou. 2006. Influence of tebufenozide on progeny population of *Spodoptera exigua*. **Acta Phytophylacica Sinica**. 33: 193-196.

Wikimedia Commons. 2008. **Jatropha gossypiifolia**. Available Source: http://commons.wikimedia.org/wiki/Category:Jatropha_gossypiifolia, February 10, 2009.

Wiley, G. L., R. DeSpain, K. Kalmowitz, T. Campbell, F. Walls, T. Hunt and K. Treacy. 1995. Results of the 1994 Pirate® insecticide-miticide EUP program on foliage feeding insects of cotton, pp. 925-928, *In Proceedings, Beltwide Cotton Conference*. National Cotton Council. Memphis. TN.

Wilson, J.W. 1932. Notes on the biology of *Spodoptera exigua* Huebner. **Florida Entomologist**. 16: 33-39.

Wu, H., L. Meng and L. Baoping. 2008. Effects of feeding frequency and sugar concentrations on lifetime reproductive success of *Meteorus pulchricornis* (Hymenoptera: Braconidae). **Biol. Control**. 45: 353-359.

Wu, S.C., Y.Q. Gu, Z.L. Shen and H.Z. Zheng. 1995. Field monitoring and control for insecticide of beet armyworm. **Acta Phytophylacica Sinica**. 22: 95-96.

Yee, W.L. and N.C. Toscano. 1998. Laboratory evaluations of synthetic and natural insecticides on beet armyworm (Lepidoptera: Noctuidae) damage and survival on lettuce. **J. Econ. Entomol.** 91: 56-63.

Zalom, F.G., L.T. Wilson and M.P. Hoffmann. 1986. Impact of feeding by tomato fruitworm, *Heliothis zea* (Boddie) (Lepidoptera: Noctuidae), and beet armyworm, *Spodoptera exigua* (Huebner) (Lepidoptera: Noctuidae), on processing tomato fruit quality. **J. Econ. Entomol.** 79: 822-826.

Zhang, X.P., M.L. Zhang, X.H. Su, C.H. Huo, Y.C. Gu and Q.W. Shi. 2009. Chemical Constituents of the Plants from Genus Jatropha. **Chemistry & Biodiversity**. 6: 2166 – 2183.

Zhu, S.X., S.Y. Si, F. Zou, X.M. Liu and S.X. Wu. 1996. Field resistance monitoring and determine for insecticides of beet armyworm. **Chinese Bulletin of Entomology**. 33: 82-85.



ภาคผนวก ก

ตารางผนวกที่ 1 เปอร์เซ็นต์การตายของหนอนกระดูกหอย⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เป็นเวลา 2-16 วัน

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยน (ppm)	วันที่	เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอน กระดูกหอย ⁽²⁾ \pm ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
0	2	0.00 \pm 0.00 ^a
	4	0.00 \pm 0.00 ^a
	6	0.00 \pm 0.00 ^a
	8	0.00 \pm 0.00 ^a
	10	0.00 \pm 0.00 ^a
	12	0.00 \pm 0.00 ^a
	14	0.00 \pm 0.00 ^a
	16	0.00 \pm 0.00 ^a
	2	0.00 \pm 0.00 ^c
	4	0.00 \pm 0.00 ^c
250	6	0.00 \pm 0.00 ^c
	8	0.00 \pm 0.00 ^c
	10	10.00 \pm 1.00 ^b
	12	10.00 \pm 1.00 ^b
	14	10.00 \pm 1.00 ^b
	16	53.33 \pm 0.58 ^a
500	2	0.00 \pm 0.00 ^e
	4	0.00 \pm 0.00 ^e
	6	0.00 \pm 0.00 ^e
	8	3.33 \pm 0.58 ^d
	10	10.00 \pm 1.00 ^c

ตารางผนวกที่ 1 (ต่อ)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยง (ppm)		วันที่	පෝර්සේන්ත්‍රකාර්යාලයේ ⁽²⁾ ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
1000	12		13.33±0.58 ^b
	14		13.33±0.58 ^b
	16		60.00±1.00 ^a
	2		0.00±0.00 ^e
	4		0.00±0.00 ^e
	6		0.00±0.00 ^e
	8		3.33±0.58 ^d
	10		10.00±1.00 ^c
	12		13.33±0.58 ^b
	14		13.33±0.58 ^b
2000	16		93.33±0.58 ^a
	2		0.00±0.00 ^f
	4		0.00±0.00 ^f
	6		0.00±0.00 ^f
	8		6.67±0.58 ^e
	10		16.67±0.58 ^d
	12		23.33±0.58 ^c
	14		36.67±2.08 ^b
	16		100.00±0.00 ^a
	2		0.00±0.00 ^e
4000	4		0.00±0.00 ^e
	6		0.00±0.00 ^e
	8		46.67±1.52 ^d
	10		76.67±1.52 ^c
	12		80.00±1.00 ^b

ตารางผนวกที่ 1 (ต่อ)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยง (ppm)	วันที่	පෝරුෂීනත්කරණයේලියෝනනු කරුතුහෙම ⁽²⁾ ± ප්‍රාග්ධනමාත්‍රාන
8000	14	80.00±1.00 ^b
	16	100.00±0.00 ^a
	2	10.00±1.00 ^e
	4	10.00±1.00 ^e
	6	10.00±1.00 ^e
	8	53.33±1.52 ^d
	10	80.00±1.00 ^c
	12	80.00±1.00 ^c
	14	93.33±0.58 ^b
	16	100.00±0.00 ^a

⁽¹⁾ การตายເລිຍໄດ້ຈາກການທົດລອງ 3 ຊຳ ລະ 10 ຕ້ວ

⁽²⁾ ຀່າເລිຍ ± ප්‍රාග්ධනමාත්‍රාන ຕາມດ້ວຍຕັວອັກຍරທີ່ຕ່າງກັນໃນແຕ່ລະຄອລິມນໍມີຄວາມແຕກຕ່າງກັນ
ທີ່ຮະດັບຄວາມເຂື່ອມັນ 95% ($P < 0.05$) ໂດຍໃຊ້ວິທີ Duncan's Multiple Range Test

**ตารางผนวกที่ 2 แสดงน้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระตุ้ห้อม⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบเลี้ยนที่
ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 2-8 วัน**

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยน (ppm)	วันที่	น้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระตุ้ห้อม ⁽²⁾ ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน (มิลลิกรัม)
0	2	13.960±1.96 ^d
	4	30.684±4.85 ^c
	6	62.724±7.75 ^b
	8	297.036±24.71 ^a
250	2	8.076±1.27 ^d
	4	12.764±4.02 ^c
	6	52.470±7.03 ^b
	8	131.038±14.03 ^a
500	2	5.220±1.69 ^d
	4	8.446±1.72 ^c
	6	41.042±7.19 ^b
	8	90.568±14.77 ^a
1000	2	5.016±0.59 ^d
	4	7.162±1.91 ^c
	6	27.77±6.08 ^b
	8	66.442±10.14 ^a
2000	2	3.908±0.78 ^d
	4	7.002±2.73 ^c
	6	15.508±3.24 ^b
	8	32.812±5.07 ^a
4000	2	3.716±0.89 ^d
	4	5.768±0.78 ^c
	6	9.874±2.06 ^b

ตารางผนวกที่ 2 (ต่อ)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยง (ppm)	วันที่	น้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระดูกหอม ⁽²⁾ ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน (มิลลิกรัม)
8000	8	14.404±3.13 ^a
	2	3.698±1.26 ^d
	4	4.260±1.08 ^c
	6	6.960±3.28 ^b
	8	10.158±3.59 ^a

⁽¹⁾ น้ำหนักเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชั้้าๆ ละ 10 ตัว

⁽²⁾ ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละกลุ่มนี้มีความแตกต่างกัน
ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test

ตารางผนวกที่ 3 เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอนกระทุ่athom⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบ
ละหุ่งแดงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ เป็นเวลา 2-16 วัน

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบละหุ่งแดง (ppm)	วันที่	เปอร์เซ็นต์การตายเฉลี่ยของหนอน กระทุ่athom ⁽²⁾ ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
0	2	0.00±0.00 ^a
	4	0.00±0.00 ^a
	6	0.00±0.00 ^a
	8	0.00±0.00 ^a
	10	0.00±0.00 ^a
	12	0.00±0.00 ^a
	14	0.00±0.00 ^a
	16	0.00±0.00 ^a
1000	2	0.00±0.00 ^c
	4	0.00±0.00 ^c
	6	0.00±0.00 ^c
	8	10.00±1.00 ^b
	10	10.00±1.00 ^b
	12	10.00±1.00 ^b
	14	10.00±1.00 ^b
	16	46.67±0.58 ^a
2000	2	0.00±0.00 ^d
	4	0.00±0.00 ^d
	6	0.00±0.00 ^d
	8	10.00±1.00 ^c
	10	10.00±1.00 ^c

ตารางผนวกที่ 3 (ต่อ)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบละหุ่งแดง (ppm)	วันที่	පෝර්เซනต์การตายเฉลี่ยของหนอน กระดูกหอย ⁽²⁾ ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
4000	12	10.00±1.00 ^c
	14	13.33±0.58 ^b
	16	50.00±1.00 ^a
	2	0.00±0.00 ^f
	4	3.33±0.58 ^e
	6	6.67±0.58 ^d
	8	10.00±1.00 ^c
	10	10.00±1.00 ^c
	12	10.00±1.00 ^c
	14	16.67±0.58 ^b
8000	16	53.33±0.58 ^a
	2	0.00±0.00 ^f
	4	3.33±0.58 ^e
	6	6.67±0.58 ^d
	8	10.00±1.00 ^c
	10	10.00±1.00 ^c
	12	10.00±1.00 ^c
	14	16.67±0.58 ^b
	16	60.00±1.00 ^a
	2	0.00±0.00 ^f
16000	4	6.67±0.58 ^e
	6	13.33±0.58 ^d
	8	16.67±0.58 ^c
	10	16.67±0.58 ^c
	12	16.67±0.58 ^c
	14	16.67±0.58 ^c
	16	16.67±0.58 ^c
	2	16.67±0.58 ^c
	4	16.67±0.58 ^c
	6	16.67±0.58 ^c

ตารางผนวกที่ 3 (ต่อ)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบละหุ่งแคง (ppm)	วันที่	පෝර්เซනต์การตายเฉลี่ยของหนอน กระดูกหอย ⁽²⁾ ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน
32000	14	26.67±0.58 ^b
	16	100.00±0.00 ^a
	2	0.00±0.00 ^f
	4	6.67±0.58 ^e
	6	20.00±0.00 ^d
	8	23.33±0.58 ^c
	10	23.33±0.58 ^c
	12	23.33±0.58 ^c
	14	30.00±1.00 ^b
	16	100.00±0.00 ^a

⁽¹⁾ การตายเฉลี่ยได้จากการทดสอบ 3 ชั้ๆ ละ 10 ตัว

⁽²⁾ ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละคอลัมน์มีความแตกต่างกัน
ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test

**ตารางผนวกที่ 4 แสดงน้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระตุ้ห้อม⁽¹⁾ หลังจากได้รับสารสกัดจากใบละหุ่ง
แดงที่ผสมในอาหารเทียม ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ในระยะเวลา 2-8 วัน**

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยง (ppm)	วันที่	น้ำหนักเฉลี่ยของหนอนกระตุ้ห้อม ⁽²⁾ ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน (มิลลิกรัม)
0	2	15.026±1.38 ^d
	4	29.342±4.76 ^c
	6	87.422±6.86 ^b
	8	303.218±19.15 ^a
1000	2	13.346±1.85 ^d
	4	21.356±2.38 ^c
	6	67.648±9.55 ^b
	8	230.88±22.32 ^a
2000	2	7.872±1.10 ^d
	4	9.146±1.35 ^c
	6	56.186±2.69 ^b
	8	200.184±24.85 ^a
4000	2	6.846±0.91 ^d
	4	7.546±1.33 ^c
	6	44.830±7.63 ^b
	8	170.214±17.62 ^a
8000	2	5.960±0.42 ^d
	4	6.612±2.09 ^c
	6	34.960±7.47 ^b
	8	141.824±37.40 ^a

ตารางผนวกที่ 4 (ต่อ)

ความเข้มข้นของสารสกัด จากใบเลี้ยง (ppm)	วันที่	นำหนักเฉลี่ยของหนอนกระดูกหอม ⁽²⁾ ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน (มิลลิกรัม)
16000	2	4.484±1.10 ^d
	4	5.696±0.67 ^c
	6	30.652±10.40 ^b
	8	101.034±28.25 ^a
32000	2	3.262±0.81 ^d
	4	4.946±0.46 ^c
	6	17.742±2.05 ^b
	8	60.316±6.73 ^a

⁽¹⁾ นำหนักเฉลี่ยได้จากการทดลอง 3 ชุดๆ ละ 10 ตัว

⁽²⁾ ค่าเฉลี่ย ± ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน ตามด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในแต่ละคอลัมน์มีความแตกต่างกัน
ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$) โดยใช้วิธี Duncan's Multiple Range Test

ประวัติการศึกษา และการทำงาน

ชื่อ – นามสกุล	นริศรา ปียะแสงทอง
วัน เดือน ปี ที่เกิด	วันที่ 2 ตุลาคม พ.ศ. 2528
สถานที่เกิด	กรุงเทพมหานคร
ประวัติการศึกษา	วท.บ. (ชีววิทยา) มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
สถานที่ทำงานปัจจุบัน	-
ผลงานเด่นและรางวัลทางวิชาการ	นำเสนอผลงาน (Oral presentation) ในงาน The 2 nd International Conference on Science and Technology for Sustainable Development of the Greater Mekong Sub-region วันที่ 2-3 ตุลาคม พ.ศ. 2551 เมืองชานอย ประเทศเวียดนาม ผู้ช่วยสอนภาควิชาสัตว์วิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ภาคเรียนที่ 2 / 2551 ระดับมัธยมศึกษาตอนปลาย-ปริญญาโท: โครงการพัฒนาและส่งเสริมผู้มีความสามารถพิเศษทางวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี (ทุน พสวท.)
ทุนการศึกษาที่ได้รับ	