

บทที่ 4

ผลการวิจัย

4.1 การสกัดสารแอนทราควิโนน (anthraquinone) จากเปลือกกว่านหางจระเข้

ผลจากการสกัดสารจากเปลือกกว่านหางจระเข้อบแห้ง ปั่นละเอียด ปริมาณ 50 กรัม โดยนำไปสกัดด้วยวิธีซอกซ์เลต (Soxhlet extraction) โดยใช้เอทานอล (ethanol) เป็นตัวทำละลายนาน 8 ชม. เปรียบเทียบกับการสกัดด้วยวิธีการหมัก (fermentation) โดยใช้เอทานอล (ethanol) เป็นตัวทำละลายที่อุณหภูมิห้องนาน 48 ชม. นำตัวอย่างจากการสกัดทั้ง 2 วิธีไประเหยตัวทำละลายออกจนได้เป็นสารสกัดหยาบ (crude extract) จากเปลือกกว่านหางจระเข้ ลักษณะสีเขียวเข้มจนเหลือปริมาณ 50 มิลลิลิตรแล้วส่งไปตรวจวิเคราะห์หาความเข้มข้นของปริมาณแอนทราควิโนน (Anthraquinone) ที่ศูนย์บริการประกันคุณภาพอาหาร สถาบันค้นคว้าและพัฒนาผลิตภัณฑ์อาหาร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ได้ผลดังนี้

4.1.1 สกัดด้วยวิธีซอกซ์เลต (Soxhlet extraction) โดยใช้เอทานอล (ethanol) เป็นตัวทำละลาย ด้วยวิธีทดสอบ T-CM-050 Based on Food and Chemical Toxicology (1999) รายงานการตรวจแอนทราควิโนน (Anthraquinone) จากสารสกัดหยาบ (crude extract) จากเปลือกกว่านหางจระเข้พบว่ามีความเข้มข้น 27.38 เปอร์เซ็นต์ (w/w)

4.1.2 สกัดด้วยวิธีการหมัก (fermentation) โดยใช้เอทานอล (ethanol) เป็นตัวทำละลาย ด้วยวิธีทดสอบ T-CM-050 Based on Food and Chemical Toxicology (1999) รายงานการตรวจแอนทราควิโนน (Anthraquinone) จากสารสกัดหยาบ (crude extract) จากเปลือกกว่านหางจระเข้พบว่ามีความเข้มข้น 4.56 เปอร์เซ็นต์ (w/w)

เปรียบเทียบปริมาณแอนทราควิโนน (Antraquinone) จากสารสกัดหยาบ (crude extract) จากเปลือกกว่านหางจระเข้ เมื่อสกัดด้วยวิธีซอกซ์เลต (Soxhlet extraction) โดยใช้เอทานอล (Absolute ethanol) เป็นตัวทำละลาย พบว่ามีความเข้มข้นมากกว่าการสกัดด้วยวิธีการหมัก (fermentation) โดยใช้เอทานอล (ethanol) เป็นตัวทำละลายประมาณ 7 เท่า ทั้งนี้เนื่องจากแอนทราควิโนน (Antraquinone) สามารถละลายได้ดีในตัวทำละลายในไตรเบนซีนซึ่งเป็นตัวละลายไม่มีขั้ว แต่แอนทราควิโนน (Antraquinone) ที่สกัดได้จากเปลือกกว่านหางจระเข้จะอยู่ในรูปของแอนทราควิโนน ไกลโคไซด์ (Anthraquinone glycoside) จึงสามารถละลายในเอทานอลซึ่งเป็นตัวทำละลายที่มีขั้วได้ แต่เนื่องจากแอนทราควิโนน (Antraquinone) มีจุดเดือด และจุดหลอมเหลวสูงทำให้ละลายได้น้อยที่อุณหภูมิห้อง ซึ่งการสกัดด้วยวิธีการหมัก (fermentation) นั้นจะใช้อุณหภูมิห้องจึงทำให้ได้ปริมาณแอนทราควิโนน (Antraquinone) น้อยกว่าการสกัดโดย

วิธีซอกซ์เลต (Soxhlet extraction) ซึ่งสกัดภายใต้อุณหภูมิ 80 องศาเซลเซียส (H.du et. al,1998) ดังนั้นในการทดสอบประสิทธิภาพสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ในการควบคุม หนอนใยผักจึงเลือกใช้สารสกัดจากวิธีซอกซ์เลต (Soxhlet extraction) โดยใช้เอทานอล (ethanol) เป็นตัวทำละลายเท่านั้น

4.2. การทดสอบประสิทธิภาพของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ต่อหนอนใยผัก

4.2.1 ผลการศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ในการไล่หนอนใยผัก

การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้โดยใช้เอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลายมีผลต่อการไล่หนอนใยผักระยะที่ 2 นับเปอร์เซ็นต์การไล่นาน 5 ชั่วโมงพบว่าสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ซึ่งมีเอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลายมีผลต่อการไล่หนอนใยผัก โดยใช้ความเข้มข้น 1.0, 2.0, 3.0, 4.0 และ 5.0 % w/v ดังนี้

ค่าเฉลี่ยเปอร์เซ็นต์การไล่ชั่วโมงที่ 1 มีค่า 3.33 ± 3.33 , 20.00 ± 11.55 , 26.67 ± 8.82 , 16.67 ± 6.67 และ 26.67 ± 8.82 % ตามลำดับ (ตารางที่ 1) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผัก โดยใช้ One-way ANOVA พบว่าเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผักที่ความเข้มข้น 1.0 % w/v มีความแตกต่างกับความเข้มข้น 2.0, 3.0, 4.0 และ 5.0 % w/v อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 % แต่ที่ความเข้มข้น 2.0, 3.0, 4.0 และ 5.0 % w/v ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

ค่าเฉลี่ยเปอร์เซ็นต์การไล่ชั่วโมงที่ 2 มีค่า 10.00 ± 5.77 , 20.00 ± 11.55 , 33.33 ± 6.67 , 33.33 ± 3.33 และ 36.67 ± 8.82 % ตามลำดับ (ตารางที่ 1) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผัก โดยใช้ One-way ANOVA พบว่าเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผักที่ความเข้มข้น 1.0 % w/v มีความแตกต่างกับความเข้มข้น 3.0, 4.0 และ 5.0 % w/v อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 % แต่ที่ความเข้มข้น 1.0 และ 2.0 % w/v ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 % และที่ความเข้มข้น 2.0, 3.0, 4.0 และ 5.0 % w/v ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

ค่าเฉลี่ยเปอร์เซ็นต์การไล่ชั่วโมงที่ 3 มีค่า 20.00 ± 5.77 , 26.67 ± 6.67 , 40.00 ± 5.77 , 33.33 ± 6.67 และ 46.67 ± 3.33 % ตามลำดับ (ตารางที่ 1) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผัก โดยใช้ One-way ANOVA พบว่าเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผักที่ความเข้มข้น 1.0, 2.0 และ 4.0% w/v ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 % และที่ความเข้มข้น 3.0, 4.0 และ 5.0 % w/v ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

ค่าเฉลี่ยเปอร์เซ็นต์การไล่ชั่วโมงที่ 4 มีค่า 20.00 ± 5.77 , 33.33 ± 6.67 , 40.00 ± 5.77 , 56.67 ± 3.33 และ 60.00 ± 5.77 % ตามลำดับ (ตารางที่ 1) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผัก โดยใช้ One-way ANOVA พบว่าเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผักที่ความเข้มข้น 1.0 % w/v มีความแตกต่างกับความเข้มข้น 2.0, 3.0, 4.0 และ 5.0 % w/v อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 % ที่ความเข้มข้น 2.0 และ 3.0% w/v เหมือนที่ความเข้มข้น 4.0 และ 5.0 % w/v คือไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

ค่าเฉลี่ยเปอร์เซ็นต์การไล่ชั่วโมงที่ 5 มีค่า 43.33 ± 3.33 , 53.33 ± 3.33 , 50.00 ± 5.77 , 63.33 ± 3.33 และ 73.33 ± 3.33 % ตามลำดับ (ตารางที่ 1) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผัก โดยใช้ One-way ANOVA พบว่าเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผักที่ความเข้มข้น 1.0 และ 3.0 % w/v เหมือนที่ความเข้มข้น 2.0 และ 3.0 % w/v คือไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 % และที่ความเข้มข้น 1.0, 2.0 และ 3.0 % w/v มีความแตกต่างกับความเข้มข้น 4.0 และ 5.0 % w/v อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

เมื่อสิ้นสุดระยะเวลา 5 ชั่วโมง ระดับการไล่แมลงอยู่ในระดับ 3 เมื่อทำการทดสอบกับสารสกัดที่ระดับความเข้มข้น 1.0, 2.0 และ 3.0 % w/v และระดับการไล่แมลงอยู่ในระดับ 4 เมื่อทำการทดสอบกับสารสกัดที่ระดับความเข้มข้น 4.0 และ 5.0 % w/v (ตารางที่ 2)

ตารางที่ 1 ค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน⁽¹⁾ ของเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผักด้วยสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆที่เวลา 1, 2, 3, 4 และ 5 ชั่วโมง

ความเข้มข้น (% w/v)	เปอร์เซ็นต์การไล่ในแต่ละเวลา(%) ⁽²⁾				
	1	2	3	4	5
1.0	$3.33^a \pm 3.33$	$10.00^a \pm 5.77$	$20.00^a \pm 5.77$	$20.00^a \pm 5.77$	$43.33^a \pm 3.33$
2.0	$20.00^b \pm 11.55$	$20.00^{ab} \pm 11.55$	$26.67^a \pm 6.67$	$33.33^b \pm 6.67$	$53.33^b \pm 3.33$
3.0	$26.67^b \pm 8.82$	$33.33^b \pm 6.67$	$40.00^b \pm 5.77$	$40.00^b \pm 5.77$	$50.00^{ab} \pm 5.77$
4.0	$16.67^b \pm 6.67$	$33.33^b \pm 3.33$	$33.33^{ab} \pm 6.67$	$56.67^c \pm 3.33$	$63.33^c \pm 3.33$
5.0	$26.67^b \pm 8.82$	$36.67^b \pm 8.82$	$46.67^b \pm 3.33$	$60.00^c \pm 5.77$	$73.33^d \pm 3.33$

หมายเหตุ ⁽¹⁾ระดับอัตราการไล่ (Repellency rate) หนอนใยผักที่คำนวณได้จากการทดสอบด้วยความเข้มข้นของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ 5 ระดับๆ ละ 3 ซ้ำ

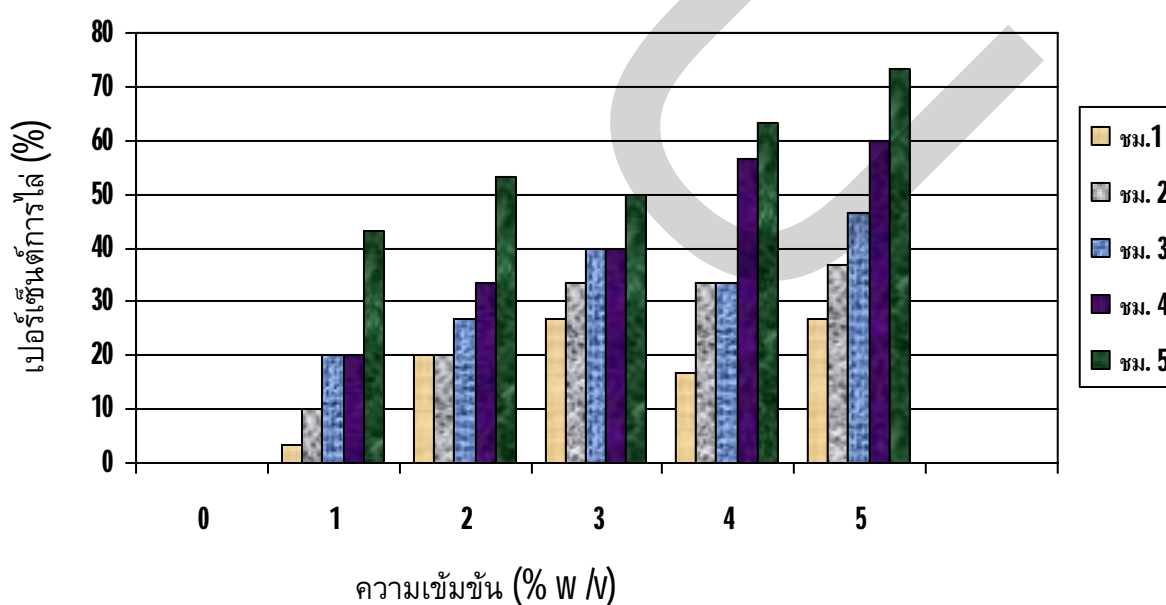
⁽²⁾ ค่าเฉลี่ยตามตัวอักษรที่แตกต่างกันตามแนวตั้งจะแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ($P < 0.05$)

ตารางที่ 2 แสดงค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน⁽¹⁾ ของระดับอัตราการไล่ (Repellency rate) หนอนใยผักด้วยสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ที่เวลา 5 ชั่วโมง

ความเข้มข้น (% w/v)	เปอร์เซ็นต์การไล่ที่ 5 ชั่วโมง (%) ⁽²⁾	ระดับการไล่แมลง
1.0	43.33 ^a ± 3.33	3
2.0	53.33 ^b ± 3.33	3
3.0	50.00 ^{ab} ± 5.77	3
4.0	63.33 ^c ± 3.33	4
5.0	73.33 ^d ± 3.33	4

หมายเหตุ ⁽¹⁾ ระดับอัตราการไล่ (Repellency rate) หนอนใยผักที่คำนวณได้จากการทดสอบด้วยความเข้มข้นของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ 5 ระดับๆ ละ 3 ซ้ำ

⁽²⁾ ค่าเฉลี่ยตามตัวอักษรที่แตกต่างกันตามแนวดิ่งจะแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ($P < 0.05$)



ภาพที่ 22 ฮิสโตแกรมเปรียบเทียบผลของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อเปอร์เซ็นต์การไล่หนอนใยผักที่เวลา 1, 2, 3, 4 และ 5 ชม.

จากการศึกษาสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้โดยวิธีการสกัดชอกซ์เลตซึ่งมี เอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลาย โดยพบว่าค่าเฉลี่ยเปอร์เซ็นต์การไล่นอนไยที่ระดับความเข้มข้นของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ 1.0, 2.0 และ 3.0 % w/v ที่เวลา 5 ชั่วโมง ให้ระดับการไล่นอนไยอยู่ในระดับเดียวกันคือระดับ 3 และค่าระดับการไล่นอนไยสูงสุดอยู่ในระดับ 4 เมื่อทดสอบด้วยสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ความเข้มข้นของ 4.0 และ 5.0 % w/v โดยค่าเฉลี่ยเปอร์เซ็นต์การไล่นอนไยผักสูงสุด คือ 73.33 ± 3.33 เปอร์เซ็นต์ แสดงว่าวิธีการสกัดสารจากเปลือกว่านหางจระเข้โดยวิธีการสกัดชอกซ์เลตซึ่งมีเอทานอล (Absolute ethanol) 95% เป็นตัวทำละลาย เป็นวิธีการสกัดสารแอนทราควิโนน (Anthraquinone) ที่มีฤทธิ์ในการไล่นอนไยผักได้ การที่แอนทราควิโนน (Anthraquinone) สามารถไล่นอนไยผักได้ เนื่องจากคุณสมบัติทางเคมีจัดอยู่ในสารจำพวกไล่นอนไย อยู่ในกลุ่มอัลคาลอยด์ (Alkaloid) มีฤทธิ์เป็นเบส และเป็นพิษทำให้เกิดการระคายเคืองต่อผิวหนังสัมผัส อีกทั้งยังคงอยู่ในสภาพธรรมชาติได้นานกว่ากลุ่มน้ำมันหอมระเหย (essential oils) จากผลการศึกษาประสิทธิภาพในการเป็นสารไล่นอนไยของน้ำมันหอมระเหยจากใบยูคาลิปตัส *Eucalyptus camaldulensis Dehnh* ต่อหนอนกระทู้ผัก *Spodoptera litura Fabricius* พบว่าไม่เหมาะสมที่จะใช้น้ำมันหอมระเหยจากใบยูคาลิปตัสเป็นสารไล่นอนไยกระทู้ผัก เนื่องจากไล่ได้ดีที่สุด คือ 60-80 % เมื่อใช้เวลา 15 นาที ประสิทธิภาพในการไล่นอนไยกระทู้ผักลดลงเมื่อเวลาผ่านไป และเมื่อใช้เวลา 5 ชั่วโมง หนอนถูกไล่เพียง 45-72 % (ศิริพรรณ และคณะ, 2550) ซึ่งจะเห็นได้จากประสิทธิภาพของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ในการไล่นอนไยผักยังคงมีค่าเพิ่มขึ้นเมื่อเวลาผ่านไป 5 ชั่วโมง ดังนั้นจึงมีประสิทธิภาพในการไล่นอนไยผักได้ดีกว่ากลุ่มน้ำมันหอมระเหย (essential oils) และเหมาะสมในการใช้เพื่อการเกษตรเนื่องจากสารแอนทราควิโนน (Anthraquinone) เป็นอันตรายกับสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมเมื่อใช้ในปริมาณมากเท่านั้น โดยมีค่าความเป็นพิษเฉียบพลันทางปาก (Acute oral toxicity) LD₅₀ มากกว่า 5000 มก./กก. (Anthraquinone Fact Sheet,1998)

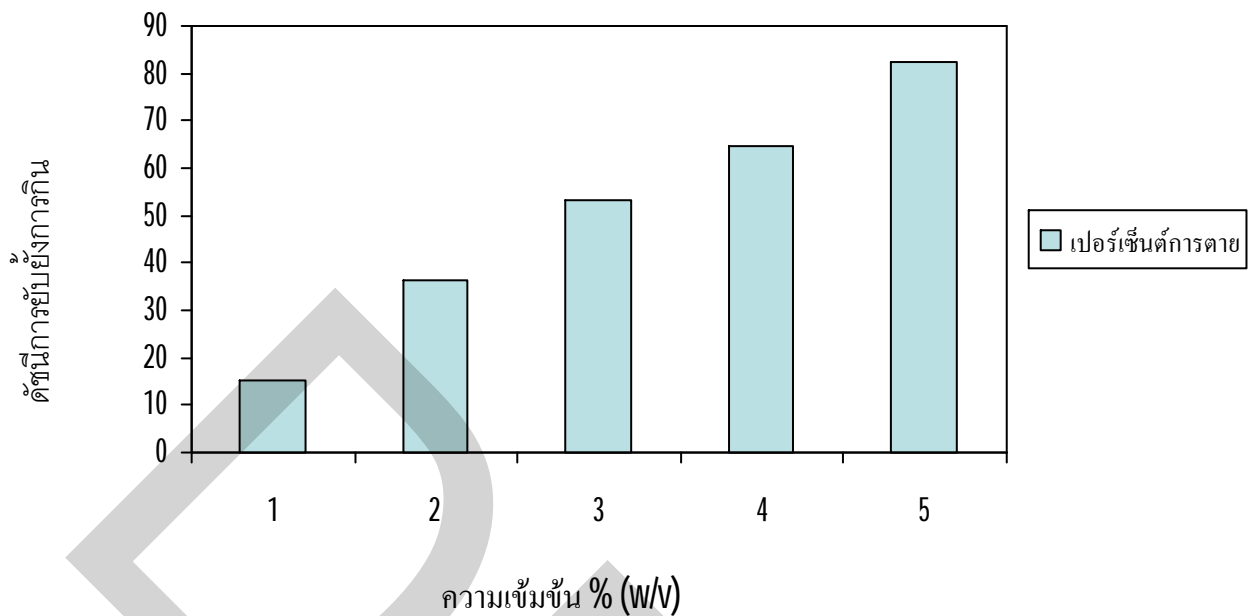
4.2.2 ผลการศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ในการยับยั้งการกินอาหารของหนอนใยผัก

การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่สกัดโดยวิธีซอกซ์เลต (Soxhlet extraction) ซึ่งมีเอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลายในการยับยั้งการกินอาหารของหนอนใยผัก โดยใช้วิธีทดสอบแบบจุ่มใบ (Leaf dipping method) กับหนอนใยผัก ระยะที่ 2 ตรวจวัดพื้นที่การกินของหนอนใยผักภายใน 24 ชั่วโมง โดยใช้ความเข้มข้น 1.00, 2.00, 3.00, 4.00, และ 5.00% (w/v) พบดัชนีการยับยั้งการกิน (Antifeedant index ; AFI) มีค่า 15.01, 36.36, 53.36, 64.82 และ 82.60 %ตามลำดับ (ตารางที่ 3) และมีค่า AFI_{50} 2.97 % เมื่อนำข้อมูลมาวิเคราะห์โดยใช้ Probit Analysis (ภาพที่ 24)

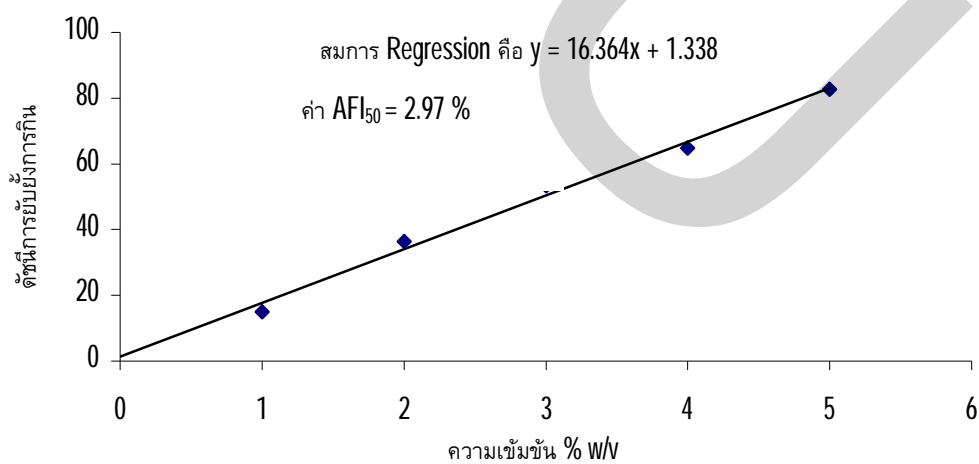
ตารางที่ 3 แสดงผลของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อดัชนีการยับยั้งการกิน (Antifeedant index ; AFI) ของหนอนใยผักที่เวลา 24 ชม.

ความเข้มข้น % (w/v)	ดัชนีการยับยั้งการกิน ⁽¹⁾
1.00	15.01
2.00	36.36
3.00	53.36
4.00	64.82
5.00	82.60

หมายเหตุ ⁽¹⁾ คำนวณโดยใช้ Antifeedant index formula (Abivardi and Benz, 1984)



ภาพที่ 23 ฮิสโตแกรมเปรียบเทียบผลของสารสกัดจากเปลือกวานหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อดัชนีการยับยั้งการกิน (Antifeedant index ; AFI) ของหนอนใยผักที่เวลา 24 ชม.



ภาพที่ 24 แสดงผลของสารสกัดจากเปลือกวานหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อดัชนีการยับยั้งการกิน (Antifeedant index ; AFI) ของหนอนใยผักที่เวลา 24 ชม.

จากการศึกษาพบว่า สารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้โดยวิธีการสกัดชอกซ์เลต ซึ่งมี เอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลาย พบว่าความเข้มข้นของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ทำให้เกิดการยับยั้งการกินของหนอนใยผักสูงสุดที่ 24 ชม.คือ 5 % (w/v) มีค่าดัชนียับยั้งการกินเท่ากับ 82.60 % และความเข้มข้นของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ทำให้เกิดการยับยั้งการกินของหนอนใยผักต่ำสุดที่ 24 ชม.คือ 1 % (w/v) มีค่าดัชนียับยั้งการกินเท่ากับ 15.01 % และสมการ regression คือ $y = 16.364X + 1.3382.97$ ค่า AFI_{50} เท่ากับ 2.97 % (w/v) เมื่อนำข้อมูลมาวิเคราะห์โดยใช้ Probit Analysis แสดงว่าแอนทราควิโนน (Anthraquinone) ที่ได้จากการสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่มีฤทธิ์ในการยับยั้งการกินอาหารของหนอนใยผักที่ 24 ชม. เปรียบเทียบผลการศึกษาประสิทธิภาพในการยับยั้งการกินอาหารของหนอนใยผักหรือแมลงชนิดอื่นเมื่อได้รับสารสกัดทุติยภูมิจากพืชในกลุ่มอัลคาลอยด์ (alkaloid) ชนิดอื่นๆได้ผลเป็นไปในทางเดียวกันคือ ผลการทดสอบฤทธิ์การยับยั้งการกินของสารสกัดจากเมล็ดสะเดา 3 ชนิดคือสะเดาอินเดีย (*Azadirachta indica* A. Juss) สะเดาช้าง (*Azadirachta excelsa* (Jack) Jacobs) และสะเดาไทย (*Azadirachta indica* var *siamensis* Valeton) ต่อหนอนใยผัก พบว่าผลการยับยั้งการกินใบคะน้าของหนอนใยผักเท่ากับ 55.69 , 79.69 และ 44.45 % ตามลำดับ (รติยา และคณะ, 2547) หรือสารพวก terpinoid ซึ่งมีรสขมสามารถยับยั้งการกินอาหารของหนอนใยผักได้ดังผลการศึกษา (Reed et al., 1982) ตลอดจนนักวิจัยอีกหลายท่านที่ได้ให้ความสนใจน้ำมันสกัดจากเมล็ดสะเดา Azadirachtin ซึ่งเป็น tetranor-teiterpinoid มีผลควบคุมแมลงได้หลายด้าน ตัวอย่างเช่น สามารถหยุดยั้งการกินอาหารของแมลงวันบ้าน ตัวอ่อนหนอนใยผัก ตัวง่าแดง นอกจากนี้สาร azadirachtin ยังมีผลควบคุมแมลงในด้านอื่นอีกหลายด้าน แสดงว่าแอนทราควิโนน (Anthraquinone) ที่ได้จากการสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ซึ่งส่วนใหญ่อยู่ในรูปอนุพันธ์ของไกลโคไซด์ (glycoside derivative) (อดุลย์, 2537) มีผลต่อการยับยั้งการกินของหนอนใยผัก เนื่องจากเป็นสารที่อยู่ในกลุ่มอัลคาลอยด์เช่นกัน และยังมีอนุพันธ์อื่นๆเป็นองค์ประกอบด้วย คือสารซาโปนิน (saponin) และ กลุ่ม triterpenoids (G.R.Waller et.al, 1978) จึงสามารถทำให้เกิดการยับยั้งการกินอาหารของหนอนใยผักได้ภายใน 24 ชม. เป็นไปในทางเดียวกับผลการศึกษาของ Wada and Munakata (1971) ทำการศึกษาผลวิจัยของ terpenoids จากพืช 6 ชนิดซึ่งอยู่ในกลุ่ม sesauitepernoids , diterpenoids และ triterpenoids ที่ความเข้มข้น 0.030 ถึง 0.5% ใน acetone กับตัวอ่อนของหนอนเจาะมันฝรั่ง *Spodoptera littoralis* พบว่า สารในกลุ่มของ sesquiterpenoids เช่น pinquison และ absinthin ให้ผลดีที่สุดที่ความเข้มข้น 0.125% และ 0.03% ตามลำดับ และไม่พบสารในกลุ่มของ diterpenoids หรือ triterpenoids แสดงผลยับยั้งการกินของแมลงดังกล่าว แสดงว่าสารออกฤทธิ์ยับยั้งการกินอาหารของหนอนใยผักจากสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้เป็นกลุ่มแอนทราควิโนน ไกลโคไซด์ (Anthraquinone glycoside)

4.2.3 ผลการศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ต่อการตายของ หนอนใยผัก

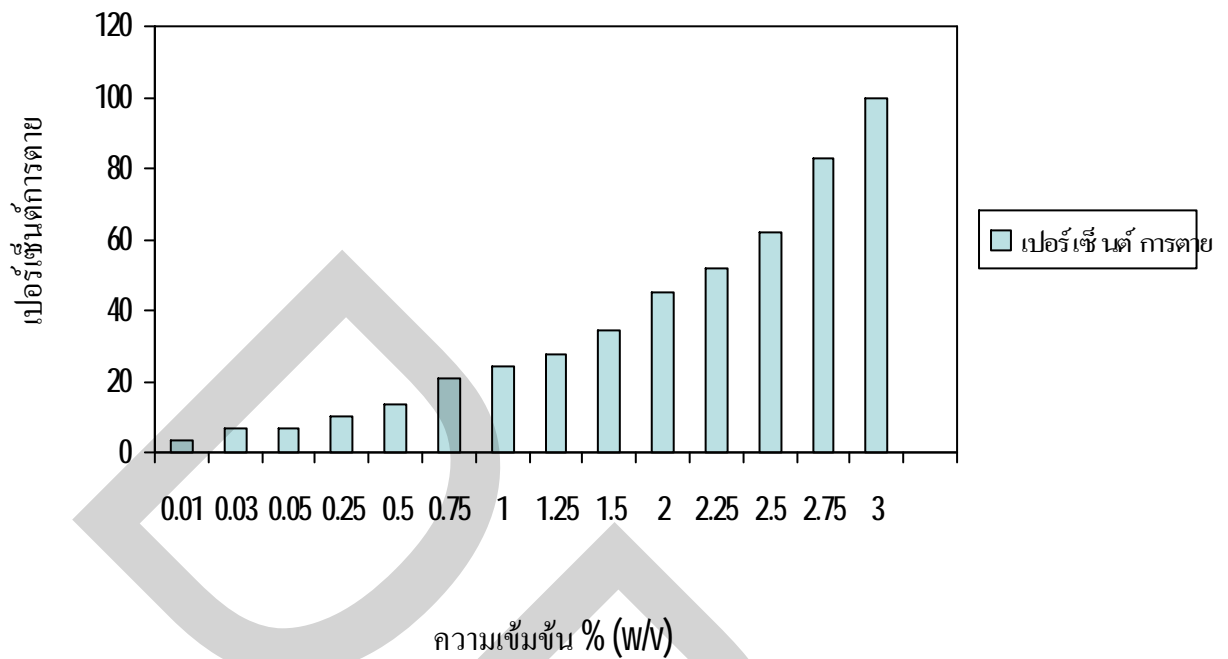
การศึกษาประสิทธิภาพของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ซึ่งมีเอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลายที่มีผลต่อการตายของหนอนใยผัก โดยใช้วิธีทดสอบแบบจุ่มใบ (Leaf dipping method) กับหนอนใยผักระยะที่ 2 ซึ่งผ่านการอดอาหาร 2 ชม. นับเปอร์เซ็นต์ การตายที่ 72 ชม. เพื่อเลือกความเข้มข้นที่เหมาะสมในการศึกษาระดับเอนไซม์ของหนอนใยผัก ต่อไป

สารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ซึ่งมีเอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลาย ที่มีผลต่อการตายของหนอนใยผัก โดยใช้ความเข้มข้น 0.01, 0.025, 0.05, 0.25, 0.50, 0.75, 1.00, 1.25, 1.50, 2.00, 2.25, 2.50, 2.75 และ 3.00% (w/v) พบเปอร์เซ็นต์การตายจริง 3.45, 6.90, 6.90, 10.34, 13.79, 20.69, 24.14, 27.58, 34.48, 44.83, 51.73, 62.07, 82.76 และ 100% ตามลำดับ (ตารางที่ 4) และมีค่า LC_{50} 1.83% เมื่อนำข้อมูลมาวิเคราะห์โดยใช้ Probit Analysis (ภาพที่ 26)

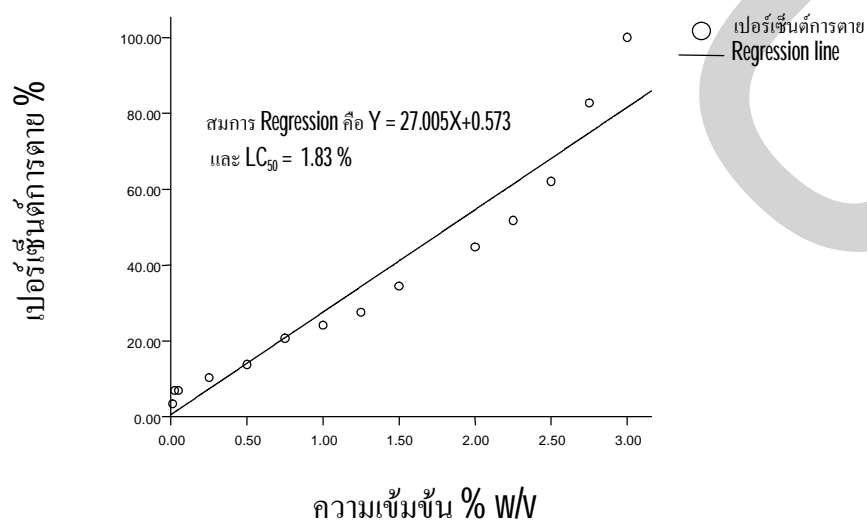
ตารางที่ 4 แสดงผลของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อเปอร์เซ็นต์การตายจริงของหนอนใยผักที่เวลา 72 ชม.

ความเข้มข้น % (w/v)	เปอร์เซ็นต์การตายจริง ⁽¹⁾
0.00	0.00
0.01	3.45
0.025	6.90
0.05	6.90
0.25	10.34
0.50	13.79
0.75	20.69
1.00	24.14
1.25	27.58
1.50	34.48
2.00	44.83
2.25	51.73
2.50	62.07
2.75	82.76
3.00	100.00

หมายเหตุ ⁽¹⁾ คำนวณโดยใช้ Abbott's formula (Finney, 1971)



ภาพที่ 25 อีสโตแกรมเปรียบเทียบผลของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อเปอร์เซ็นต์การตายจริงของหนอนไผ่ผักที่เวลา 72 ชม.



ภาพที่ 26 แสดงผลของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อเปอร์เซ็นต์การตายจริงของหนอนไผ่ผักที่เวลา 72 ชม.

จากการศึกษาพบว่า สารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้โดยวิธีการสกัดชอกซ์เลต ซึ่งมี เอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลาย โดยพบว่าความเข้มข้นของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่มีเอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลายที่ทำให้หนอนใยผักตบ 100% คือ 3% (w/v) และพบค่า LC_{50} คือ 1.83% (w/v) (สมการ Regression คือ $Y = 27.005X + 0.573$) แสดงว่าวิธีการสกัดสารจากเปลือกว่านหางจระเข้โดยวิธีการสกัดชอกซ์เลต ซึ่งมีเอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลาย เป็นวิธีการสกัดสารแอนทราควิโนน (Anthraquinone) ที่มีฤทธิ์ในการทำให้หนอนใยผักตบได้ การที่แอนทราควิโนน (Anthraquinone) สามารถทำให้หนอนใยผักตบได้ภายใน 72 ชม. เนื่องจากคุณสมบัติทางเคมีของแอนทราควิโนน (Anthraquinone) คือ เมื่อถูกดูดซึมเข้าสู่ร่างกายจะถูกรีดิวซ์ให้เป็นแอนทรานอล (Anthranol) ซึ่งระคายเคืองต่อลำไส้ (อดุลย์, 2537) หรืออีกสาเหตุหนึ่ง คือแอนทราควิโนน (Anthraquinone) ไปมีผลทำให้กลไกการทำลายสารพิษในหนอนใยผักเกิดการเหนี่ยวนำให้สร้างเอนไซม์ทำลายพิษของสารแปลกปลอมในปริมาณน้อยเกินไป ซึ่งเอสเทอเรส (esterase) และกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ถือว่าเป็นกลไกหลักของแมลงที่จะถูกเหนี่ยวนำให้มีปฏิกิริยาเปลี่ยนแปลงไป เพื่อทำลายความเป็นพิษของสารแปลกปลอม (Yu, 1984) ดังนั้นจึงทำให้หนอนใยผักไม่สามารถมีชีวิตอยู่ได้ ในทางตรงกันข้าม หนอนใยผักที่รอดตายจะมีการเหนี่ยวนำให้เกิดการสร้างเอนไซม์ทำลายพิษปริมาณมากพอที่จะทำลายพาของสารแปลกปลอมออกไปจนไม่สามารถทำอันตรายให้ถึงกับตายได้

4.3 ผลการศึกษาระดับเอนไซม์ทำลายพิษของหนอนไผ่ผัก

การศึกษาระดับเอนไซม์ของหนอนไผ่ผักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 โดยเลี้ยงหนอนไผ่ผักระยะที่ 2 ด้วยผักคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่สกัดโดยวิธีการสกัดชอกซ์เลต ซึ่งมี เอทานอล (ethanol) 95% เป็นตัวทำละลาย ความเข้มข้น 0.00, 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) เลี้ยงจนหนอนไผ่ผักเข้าสู่ระยะที่ 4 จึงนำไปสกัดเอนไซม์ และตรวจวัดระดับเอสเทอเรส (esterase) และกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) มีผลการทดลองดังนี้

4.3.1 ระดับเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 0.00, 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v)

ระดับเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักรุ่นที่ 1 พบว่า กลุ่มควบคุมมีปริมาณเอสเทอเรส (esterase) 5.47 ± 0.09 นาโนโมล และกลุ่มที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มีปริมาณเอสเทอเรส (esterase) 7.29 ± 0.53 , 9.47 ± 0.72 และ 11.03 ± 0.38 n mole ตามลำดับ (ตารางที่ 5) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของปริมาณเอสเทอเรส (esterase) โดยใช้ One - way ANOVA พบว่าปริมาณเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95%

ระดับเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักรุ่นที่ 2 พบว่า กลุ่มควบคุมมีปริมาณเอสเทอเรส (esterase) 5.47 ± 0.14 n mole และกลุ่มที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มีปริมาณเอสเทอเรส (esterase) 7.32 ± 0.24 , 9.43 ± 0.67 และ 11.02 ± 0.31 n mole ตามลำดับ (ตารางที่ 5) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของปริมาณเอสเทอเรส (esterase) โดยใช้ One - way ANOVA พบว่าปริมาณเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50% (w/v) ไม่มีความแตกต่างจากกลุ่มทดลอง สำหรับปริมาณเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 2.00 และ 2.25% (w/v) มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95%

ระดับเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักรุ่นที่ 3 พบว่า กลุ่มควบคุมมีปริมาณเอสเทอเรส (esterase) 5.45 ± 0.16 นาโนโมล และกลุ่มที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มีปริมาณเอสเทอเรส (esterase) 7.21 ± 0.51 , 9.40 ± 0.48 และ 10.97 ± 0.92 n mole ตามลำดับ (ตารางที่ 5) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของปริมาณเอสเทอเรส (esterase) โดยใช้ One - way ANOVA พบว่าปริมาณเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจาก

เปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50% (w/v) ไม่มีความแตกต่างจากกลุ่มทดลอง สำหรับ ปริมาณเอสเทอร์เอส (esterase) ของหนอนไผ่ฝักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 2.00 และ 2.25% (w/v) มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95%

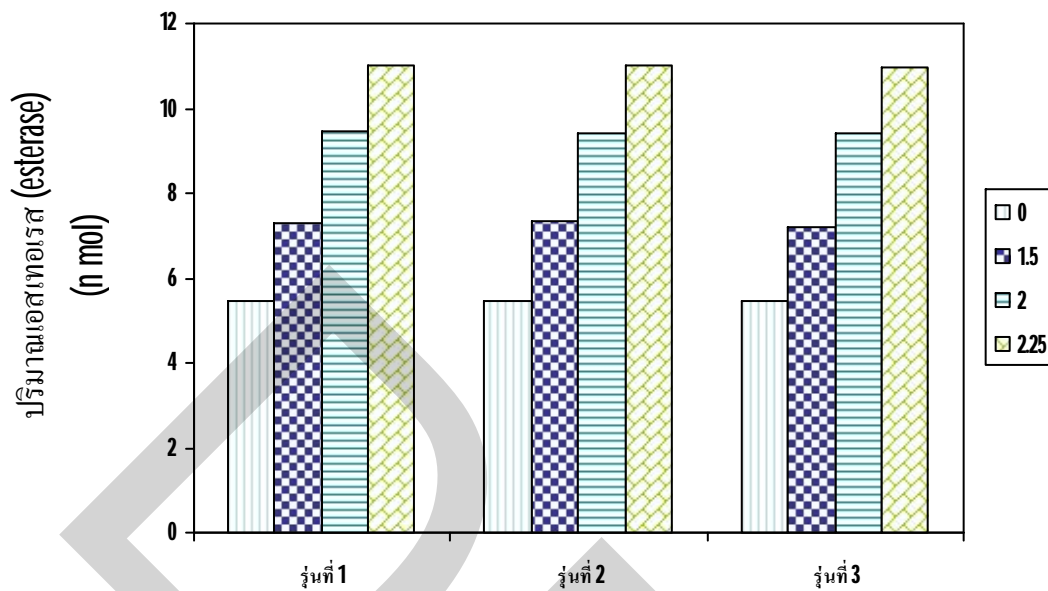
เมื่อนำเอสเทอร์เอส (esterase) ของหนอนไผ่ฝักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 ที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 0.00, 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มาวิเคราะห์ความแตกต่างของปริมาณเอสเทอร์เอส (esterase) โดยใช้ One - way ANOVA พบว่าปริมาณ เอสเทอร์เอส (esterase) ของหนอนไผ่ฝักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 ที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้นเดียวกัน ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% (ตารางที่ 6)

ตารางที่ 5 แสดงค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน ⁽¹⁾ ของเอสเทอร์เอส (esterase) หนอนไผ่ฝักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้น % (w/v)	ปริมาณ esterase เฉลี่ย (n mole) ⁽²⁾		
	รุ่นที่ 1	รุ่นที่ 2	รุ่นที่ 3
0.00	5.47 ^a \pm 0.09	5.47 ^a \pm 0.14	5.45 ^a \pm 0.16
1.50	7.29 ^b \pm 0.53	7.32 ^{ab} \pm 0.24	7.21 ^{ab} \pm 0.51
2.00	9.47 ^c \pm 0.72	9.43 ^b \pm 0.67	9.40 ^b \pm 0.48
2.25	11.03 ^c \pm 0.38	11.02 ^b \pm 0.31	10.97 ^b \pm 0.92

หมายเหตุ ⁽¹⁾ ปริมาณเอสเทอร์เอส (esterase) ที่วัดได้จากการทดสอบด้วยความเข้มข้นของสาร สกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ 3 ระดับ ๆ 3 ซ้ำในหนอนไผ่ฝักที่มีชีวิต

⁽²⁾ ค่าเฉลี่ยตามตัวอักษรที่แตกต่างกันตามแนวดิ่งจะแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ($P < 0.05$)

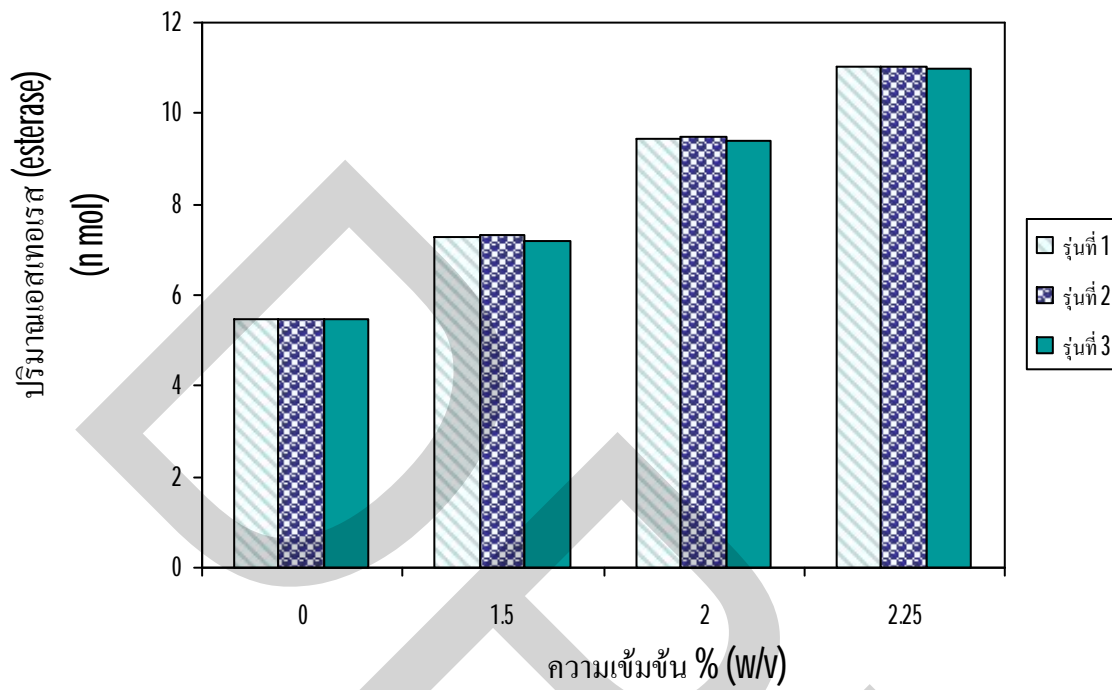


ภาพที่ 27 ฮิสโตแกรมเปรียบเทียบระดับเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ฝักที่เลี้ยงด้วย
คะน้ำขุบสารสกัดจาก เปลือกกว่านที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

ตารางที่ 6 เปรียบเทียบเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ฝัก รุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3
ที่เลี้ยงด้วยคะน้ำขุบสารสกัดจากเปลือกกว่านทางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

หนอนไผ่ฝัก (รุ่น)	ปริมาณ esterase เฉลี่ย (n mole) ⁽¹⁾			
	0.00% (w/v)	1.50% (w/v)	2.00% (w/v)	2.25% (w/v)
1	5.47 ^a ± 0.09	7.29 ^a ± 0.53	9.43 ^a ± 0.67	11.03 ^a ± 0.38
2	5.47 ^a ± 0.14	7.32 ^a ± 0.24	9.47 ^a ± 0.72	11.02 ^a ± 0.31
3	5.45 ^a ± 0.16	7.21 ^a ± 0.51	9.40 ^a ± 0.48	10.97 ^a ± 0.92

หมายเหตุ ⁽¹⁾ ค่าเฉลี่ยตามตัวอักษรที่แตกต่างกันตามแนวดิ่งจะแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ
(P<0.05)



ภาพที่ 28 ฮิสโตแกรมเปรียบเทียบระดับเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ฝักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และ รุ่นที่ 3 ที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

การศึกษาผลของสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ที่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงระดับเอนไซม์ทำลายพิษของหนอนไผ่ฝัก พบว่าสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ที่มีผลทำให้ระดับเอนไซม์ทำลายพิษ คือ เอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ฝักมีการเปลี่ยนแปลงเพิ่มขึ้น

จากผลการศึกษาพบว่าระดับเอสเทอเรส (esterase) มีการเปลี่ยนแปลงเพิ่มขึ้นตามความเข้มข้นของสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ คือ เพิ่มจากความเข้มข้น 0.00, 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) ตามลำดับ (ภาพที่ 27) การที่เอสเทอเรส (esterase) เพิ่มขึ้นเพราะเมื่อแมลงได้รับสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้เข้าไปในร่างกาย แมลงจะมีการสร้างเอสเทอเรส (esterase) เพื่อเร่งปฏิกิริยาการเปลี่ยนโครงสร้างของสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ให้มีความสามารถในการละลายน้ำได้เพื่อแยกการกำจัดออกจากร่างกาย เอสเทอเรส (esterase) เป็นเอนไซม์ที่อยู่ในขั้นตอนการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างระยะที่ 1 (phase 1) ซึ่งอยู่ในกลไกการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างที่ใช้เอนไซม์โดยตรง เอสเทอเรส (esterase) มีความสามารถในการ

Metabolized สารพิษ โดยจะทำหน้าที่ในการ **Hydrolyzed** สารในกลุ่ม **Ester** ให้เป็นสารพิษตัวใหม่ที่เป็น **Carboxy** และ **Alcohol** เป็นต้น (ชัยวัฒน์, 2539) ดังนั้นเมื่อหนอนไผ่ผักได้รับสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ ซึ่งก็คือสารแปลกปลอมที่เข้ามาในร่างกาย จึงมีการสร้างเอสเทอเรส (esterase) เพิ่มขึ้นเพื่อทำลายพิษ ซึ่งผลการทดลองนี้สอดคล้องกับ Yu and Nguyen (1992) พบว่าเมื่อหนอนไผ่ผักได้รับสารเคมีในกลุ่ม **Pyrethroid** และสารเคมีในกลุ่ม **Organophosphate** จะมีการสร้างเอสเทอเรส (esterase) เพิ่มขึ้น และยังสอดคล้องกับ Mackness *et al.* (1984) มีรายงานว่า ใน *Thibolium castaneum* ที่ต้านทานต่อสาร **Malathion** พบระดับเอสเทอเรส (esterase) เพิ่มขึ้น นอกจากนี้ เมื่อแมลงได้รับสาร **Malathion** พบว่าเอสเทอเรส (esterase) คือ **Carboxyesterase** จะเร่งปฏิกิริยา **Hydrolysis** สาร **Malathion** ให้มีการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างเป็น α - monoacid γ - monoacid และ **Ethanol** เพื่อแยกการกำจัดออกจากร่างกาย (Dauterman, 1983; Kao *et al.*, 1984) เช่นเดียวกับผลการทดลองของ Konnc *et al.* (1989) ตรวจพบเอสเทอเรส (esterase) ของ *Heliothis virescens* มีระดับสูงขึ้นเมื่อ **Methyl parathion** เพิ่มขึ้น

จากการศึกษาพบว่าสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ซึ่งเป็นสารสกัดจากพืช มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงระดับเอนไซม์ทำลายพิษ คือ เอสเทอเรส (esterase) โดยพบว่าเอนไซม์มีการเปลี่ยนแปลงเพิ่มขึ้น Yu (1983, 1984) ได้กล่าวว่าเมื่อแมลงได้รับสารสกัดจากพืชจะทำให้แมลงมีการสร้างเอนไซม์ทำลายพิษ คือ เอสเทอเรส (esterase) เป็นต้น ในปริมาณที่เหมาะสมเพื่อทำลายพิษจากสารสกัดจากพืชซึ่งเป็นสารแปลกปลอมที่เข้ามาในร่างกายให้มีความเป็นพิษน้อยลงหรือไม่มีพิษเลย และการเปลี่ยนแปลงระดับเอนไซม์ทำลายพิษในแมลงแต่ละชนิดต่อสารพิษในระดับที่แตกต่างกัน หรือในแมลงชนิดเดียวกันถ้าได้รับสารพิษคนละชนิด การเปลี่ยนแปลงระดับเอนไซม์ทำลายพิษก็จะแตกต่างกันด้วย (Rose, 1985; Rose and Terier, 1980)

ในการศึกษาเอนไซม์ของหนอนไผ่ผักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 เมื่อได้รับสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ เพื่อดูแนวโน้มการต้านทานของหนอนไผ่ผักต่อสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ จากผลการทดลองพบว่าเอสเทอเรส (esterase) ของหนอนไผ่ผักทั้ง 3 รุ่นไม่แตกต่างกัน (ภาพที่ 28) การสร้างความต้านทานของแมลงต่อสารเคมีแต่ละชนิดที่ใช้ในการป้องกันกำจัดจะใช้เวลาแตกต่างกัน และพบว่าสารเคมีในกลุ่ม **Pyrethroid** เป็นสารเคมีที่แมลงสร้างความต้านทานได้เร็วที่สุด คือ 2 ปี การสร้างความต้านทานของแมลงต่อสารเคมีที่ใช้ในการป้องกันกำจัดต้องใช้เวลาหลายรุ่น (Generation) เพราะการสร้างเอนไซม์ถูกควบคุมโดยยีนบนโครโมโซมคู่ที่ 2 (Metcalf, 1989) และสามารถถ่ายทอดไปยังรุ่นต่อไป ซึ่งจะมีผลทำให้แมลงมีความต้านทานต่อสารเคมีที่ใช้ในการป้องกันกำจัด (Visetson, 1992) ดังนั้นผลการศึกษาก็ยังสรุปไม่ได้ว่าหนอนไผ่ผักไม่สามารถสร้างความต้านทานต่อสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ แต่จะไม่มีมีการเปลี่ยนแปลงในระยะเวลานาน

4.3.2 ระดับกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนใยผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 0.00, 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v)

ระดับกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนใยผักรุ่นที่ 1 พบว่า กลุ่มควบคุมมีปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) 0.59 ± 0.03 n mole และกลุ่มที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มีปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) 0.63 ± 0.04 , 0.71 ± 0.09 และ 0.78 ± 0.08 n mole ตามลำดับ (ตารางที่ 7) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) โดยใช้ One - way ANOVA พบว่าปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนใยผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50% (w/v) ไม่มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุม สำหรับปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนใยผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 2.00, 2.25% (w/v) มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95%

ระดับกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนใยผักรุ่นที่ 2 พบว่า กลุ่มควบคุมมีปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) 0.59 ± 0.06 n mole และกลุ่มที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มีปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) 0.62 ± 0.01 , 0.70 ± 0.02 และ 0.78 ± 0.09 n mole ตามลำดับ (ตารางที่ 7) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) โดยใช้ One - way ANOVA พบว่าปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนใยผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50% (w/v) ไม่มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุม สำหรับปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนใยผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 2.00, 2.25% (w/v) มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95%

ระดับกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนใยผักรุ่นที่ 3 พบว่า กลุ่มควบคุมมีปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) 0.55 ± 0.06 n mole และกลุ่มที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มีปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) 0.62 ± 0.02 , 0.69 ± 0.04 และ 0.76 ± 0.02 n mole ตามลำดับ (ตารางที่ 7) และเมื่อวิเคราะห์ค่าความแตกต่างของปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส

(glutathione S-transferase) โดยใช้ One - way ANOVA พบว่าปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 1.50% (w/v) ไม่มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุม สำหรับปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 2.00, 2.25% (w/v) มีความแตกต่างจากกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95%

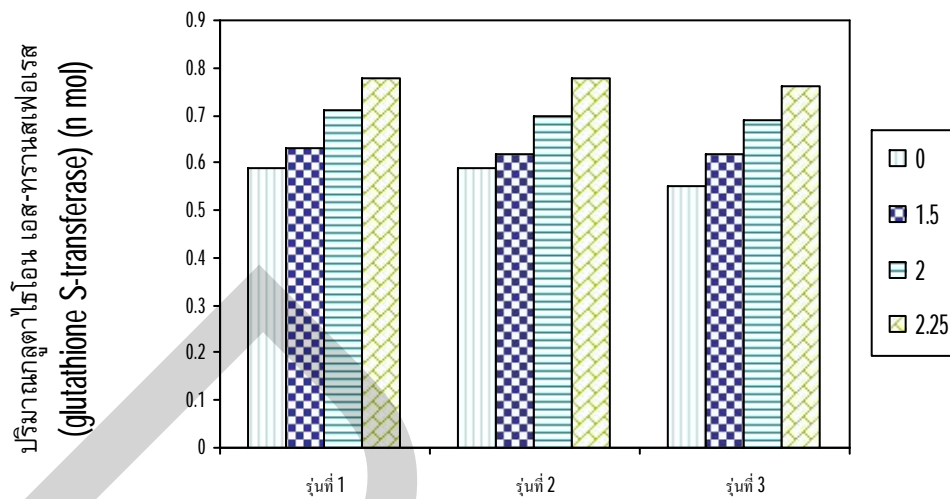
เมื่อนำกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ผักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 ที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้น 0.00, 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) มาวิเคราะห์ความแตกต่างของปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) โดยใช้ One - way ANOVA พบว่าปริมาณกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ผักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 ที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ความเข้มข้นเดียวกัน ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% (ตารางที่ 8)

ตารางที่ 7 แสดงค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน⁽¹⁾ ของกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) หนอนไผ่ผักที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้น % (w/v)	ปริมาณ glutathione S-transferase เฉลี่ย (n mole) ⁽²⁾		
	รุ่นที่ 1	รุ่นที่ 2	รุ่นที่ 3
0.00	0.59 ^a \pm 0.03	0.59 ^a \pm 0.06	0.55 ^a \pm 0.06
1.50	0.63 ^{ab} \pm 0.04	0.62 ^{ab} \pm 0.01	0.62 ^{ab} \pm 0.02
2.00	0.71 ^{bc} \pm 0.09	0.70 ^{bc} \pm 0.02	0.69 ^{bc} \pm 0.04
2.25	0.78 ^c \pm 0.08	0.78 ^c \pm 0.09	0.76 ^c \pm 0.02

หมายเหตุ ⁽¹⁾ ปริมาณจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ที่วัดได้จากการทดสอบด้วยความเข้มข้นของสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ 3 ระดับๆ 3 ชั่วโมงในหนอนไผ่ผักที่มีชีวิต

⁽²⁾ ค่าเฉลี่ยตามตัวอักษรที่แตกต่างกันตามแนวดิ่งจะแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ($P < 0.05$)

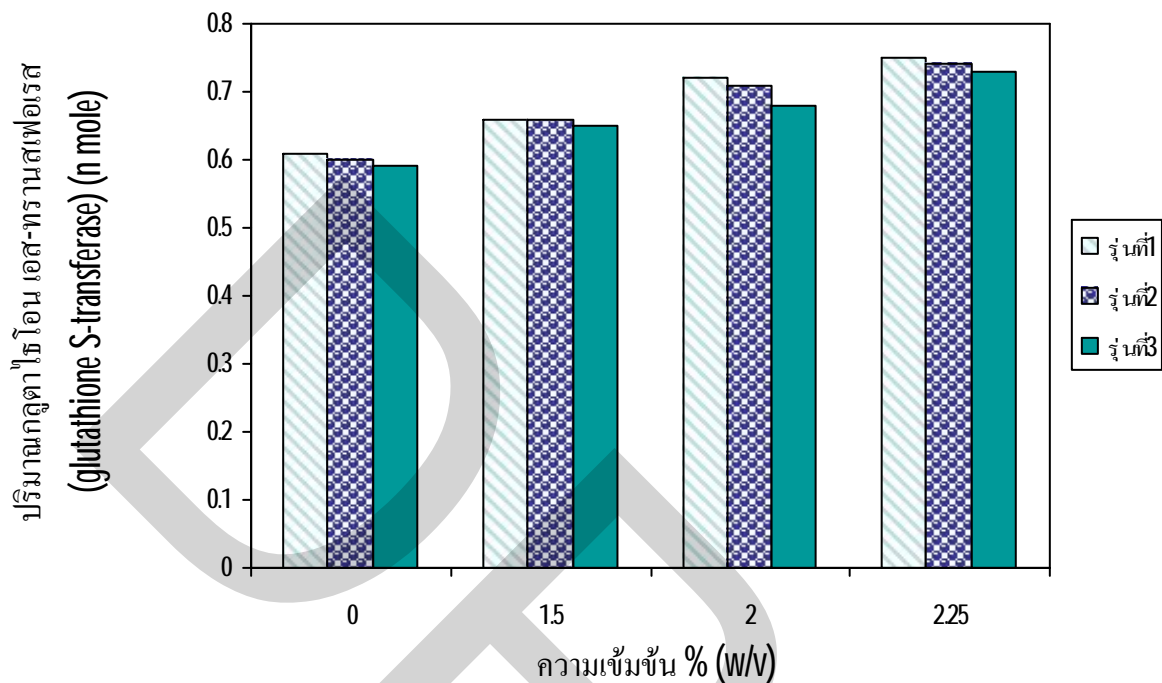


ภาพที่ 29 ฮิสโตแกรมเปรียบเทียบระดับกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ฝักที่เลี้ยงด้วยคะน้ำขุบสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

ตารางที่ 8 เปรียบเทียบกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ฝัก รุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 ที่เลี้ยงด้วยคะน้ำขุบสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

หนอนไผ่ฝัก (รุ่น)	ปริมาณ glutathione S-transferase เฉลี่ย (n mole) ⁽¹⁾			
	0.00% (w/v)	1.50% (w/v)	2.00% (w/v)	2.25% (w/v)
1	0.59 ^a ± 0.03	0.63 ^a ± 0.04	0.71 ^a ± 0.09	0.78 ^a ± 0.08
2	0.59 ^a ± 0.06	0.62 ^a ± 0.01	0.70 ^a ± 0.02	0.78 ^a ± 0.09
3	0.55 ^a ± 0.06	0.62 ^a ± 0.02	0.69 ^a ± 0.04	0.76 ^a ± 0.02

หมายเหตุ ⁽¹⁾ ค่าเฉลี่ยตามตัวอักษรที่แตกต่างกันตามแนวตั้งจะแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ (P<0.05)



ภาพที่ 30 ฮิสโตแกรมเปรียบเทียบระดับกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ฝักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 ที่เลี้ยงด้วยคะน้าชุปสารสกัดจากเปลือกกว่านที่ระดับความเข้มข้นต่างๆ

การศึกษารสของสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ที่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงระดับเอนไซม์ทำลายพิษของหนอนไผ่ฝัก พบว่าสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ที่มีผลทำให้ระดับเอนไซม์ทำลายพิษ คือ กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ฝักมีการเปลี่ยนแปลงเพิ่มขึ้น

จากผลการศึกษาพบว่าสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงระดับ กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) โดยระดับเอนไซม์มีการเปลี่ยนแปลงเพิ่มขึ้นที่ความเข้มข้น 0.00, 1.50, 2.00 และ 2.25% (w/v) ตามลำดับ (ภาพที่ 29) การที่กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) เพิ่มขึ้นเมื่อได้รับสารสกัดจากเปลือกกว่านหางจระเข้ เพราะ กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) เป็นเอนไซม์เกี่ยวกับกระบวนการทำลายสารพิษ หรือสิ่งแปลกปลอมที่เข้ามาในร่างกาย เกี่ยวข้องกับขั้นตอนการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างระยะที่ 2 โดยจะไปเร่งปฏิกิริยาการรวมกันของกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) กับสารพิษที่เข้ามาในร่างกาย

เพื่อให้มีคุณสมบัติละลายน้ำได้ดีขึ้นเพื่อขับออกจากร่างกาย (Chasscaud, 1979) ดังนั้นเมื่อหนอนไผ่ผักได้รับสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ ซึ่งก็คือสารแปลกปลอมที่เข้ามาในร่างกาย จึงมีการสร้างกลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) เพิ่มขึ้นเพื่อทำลายพิษ จากผลการศึกษาสอดคล้องกับผลงานของ Walls, Rock and Dauterman (1983) คือ กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) เป็นเอนไซม์สำคัญที่ทำให้เกิดการต้านทานของแมลงต่อสารในกลุ่ม Organophosphate โดยพบว่า กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) จะเร่งปฏิกิริยาการรวมตัวของสารเคมีในกลุ่ม Organophosphate กับ Glutathione (GSH) ให้เกิดสารชนิดใหม่ที่สามารถละลายน้ำได้มากขึ้น เพื่อง่ายแก่การกำจัด

จากการศึกษาพบว่าสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ซึ่งเป็นสารสกัดจากพืช มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงระดับเอนไซม์ทำลายพิษ คือ กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) โดยพบว่าเอนไซม์มีการเปลี่ยนแปลงเพิ่มขึ้น Yu (1983, 1984) ได้กล่าวว่าแมลงได้รับสารสกัดจากพืชจะทำให้แมลงมีการสร้างเอนไซม์ทำลายพิษ คือ กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) เป็นต้น ในปริมาณที่เหมาะสมเพื่อทำลายพิษจากสารสกัดจากพืชซึ่งเป็นสารแปลกปลอมที่เข้ามาในร่างกายให้มีความเป็นพิษน้อยลงหรือไม่มีพิษเลย และการเปลี่ยนแปลงระดับเอนไซม์ทำลายพิษในแมลงแต่ละชนิดต่อสารพิษในระดับที่แตกต่างกัน หรือในแมลงชนิดเดียวกันถ้าได้รับสารพิษคนละชนิดการเปลี่ยนแปลงระดับเอนไซม์ทำลายพิษก็จะแตกต่างกันด้วย (Rose, 1985; Rose and Terier, 1980)

ในการศึกษาเอนไซม์ของหนอนไผ่ผักรุ่นที่ 1 รุ่นที่ 2 และรุ่นที่ 3 เมื่อได้รับสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ เพื่อดูแนวโน้มการต้านทานของหนอนไผ่ผักต่อสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ จากผลการทดลองพบว่า กลูตาไธโอน เอส-ทรานสเฟอเรส (glutathione S-transferase) ของหนอนไผ่ผักทั้ง 3 รุ่น ไม่แตกต่างกัน (ภาพที่ 30) การสร้างความต้านทานของแมลงต่อสารเคมีแต่ละชนิดที่ใช้ในการป้องกันกำจัดจะใช้เวลาแตกต่างกัน และพบว่าสารเคมีในกลุ่ม Pyrethroid เป็นสารเคมีที่แมลงสร้างความต้านทานได้เร็วที่สุด คือ 2 ปี การสร้างความต้านทานของแมลงต่อสารเคมีที่ใช้ในการป้องกันกำจัดต้องใช้เวลาหลายรุ่น (Generation) เพราะการสร้างเอนไซม์ถูกควบคุมโดยยีนบนโครโมโซมคู่ที่ 2 (Metcalf, 1989) และสามารถถ่ายทอดไปยังรุ่นต่อไป ซึ่งจะมีผลทำให้แมลงมีความต้านทานต่อสารเคมีที่ใช้ในการป้องกันกำจัด (Visetson, 1992) ดังนั้นผลการศึกษาก็ยังสรุปไม่ได้ว่าหนอนไผ่ผักไม่สามารถสร้างความต้านทานต่อสารสกัดจากเปลือกว่านหางจระเข้ แต่จะไม่มีเปลี่ยนแปลงในระยะเวลาอันสั้น