

วิทยานิพนธ์

เรื่อง

ความเป็นพิษและการยับยั้งการกินของแป้งถั่วและโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วที่มีต่อ
ด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* (Motschulsky) (Coleoptera: Curculionidae)

Insecticidal and Antifeedant Effects of Whole Bean Flour and Protein Enriched Bean Flour
against *Sitophilus zeamais* (Motschulsky) (Coleoptera: Curculionidae)

โดย

นางสาวกนกภรณ์ เผ่าวงศ์ษา

เสนอ

บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
เพื่อความสมบูรณ์แห่งปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต (ชีววิทยา)

พ.ศ. 2553

กนกกรณ์ เฝ่าวงษ์ชา 2553: ความเป็นพิษและการยับยั้งการกินของแป้งถั่วและ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วที่มีต่อด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* (Motschulsky) (Coleoptera: Curculionidae) ปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต (ชีววิทยา) สาขาชีววิทยา ภาควิชาสัตววิทยา อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก: รองศาสตราจารย์บุญเกื้อ วัชรเสถียร, Ph. D. 111 หน้า

ความเป็นพิษของแป้งถั่วและ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วที่มีต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่อให้ด้วงวงข้าวโพดอยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วหรือความเข้มข้นต่าง ๆ นาน 1 และ 2 สัปดาห์พบว่าที่ 1 สัปดาห์แป้งถั่วเท่านั้นที่มีผลต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด และที่ 2 สัปดาห์ แป้งถั่วแดงหลวง แป้งถั่วขาวและ แป้งถั่วเขียวมีผลต่อการตายของด้วงวงข้าวโพดที่ความเข้มข้น 1% 10% และ 20% เมื่อนำโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วทั้งสามชนิดคลุกผสมกับข้าวที่ความเข้มข้นต่าง ๆ นาน 1 และ 2 สัปดาห์ พบว่าไม่มีผลต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด เมื่อให้ด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วทั้ง 3 ชนิดนาน 1 สัปดาห์พบว่า แป้งถั่วแดงหลวงและ แป้งถั่วขาวที่ความเข้มข้นต่าง ๆ ไม่มีผลต่อจำนวนลูกที่เกิด ในสัปดาห์ที่ 1 จำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2-4 ลดลงเมื่อความเข้มข้นของแป้งถั่วแดงหลวงและแป้งถั่วขาวเพิ่มขึ้น ส่วนแป้งถั่วเขียวมีผลไปลดจำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อให้ด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วทั้ง 3 ชนิดนาน 2 สัปดาห์พบว่าจำนวนลูกที่เกิดมีผลในการทำงานเดียวกับสัปดาห์ที่ 1 ยกเว้นแป้งถั่วเขียวที่ความเข้มข้นต่าง ๆ มีผลไปลดจำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ 1-4 สำหรับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วทั้ง 3 ชนิดไม่มีผลต่อจำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด จากการทดสอบการกินของด้วงวงข้าวโพดพบว่าแป้งถั่วทั้ง 3 ชนิดรวมทั้งโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียวและถั่วขาวมีผลทำให้การกินของด้วงวงข้าวโพดลดลงอย่างมีนัยสำคัญ ส่วน โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวงไม่มีผลไปลดการกินของด้วงวงข้าวโพด จากการศึกษากิจกรรมจำเพาะของเอนไซม์ α อะไมเลสที่สกัดจากด้วงวงข้าวโพดระยะตัวเต็มวัยพบว่า pH และ อุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์ α อะไมเลส คือ pH 6 และ อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส และ พบว่าสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วทั้ง 3 ชนิดสามารถ ยับยั้งเอนไซม์ α อะไมเลส จากด้วงวงข้าวโพด โดยสารยับยั้งเอนไซม์จากถั่วเขียวมีประสิทธิภาพในการยับยั้งดีกว่า ถั่วขาวและถั่วแดงหลวงตามลำดับ สารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วทั้ง 3 ชนิดสามารถยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ α อะไมเลสจากด้วงวงข้าวโพดได้ดีขึ้นเมื่อความเข้มข้นเพิ่มขึ้น สารยับยั้งเอนไซม์จากถั่วทั้ง 3 ชนิดน่าจะมีบทบาทสำคัญในการไปลดการกินและทำให้ด้วงวงข้าวโพดตาย

ลายมือชื่อนิติ

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก

Kanokporn Phaowongsa 2010: Insecticidal and Antifeedant Effects of Whole Bean Flour and Protein Enriched Bean Flour against *Sitophilus zeamais* (Motschulsky) (Coleoptera: Curculionidae): Master of Science (Biology), Major Field: Biology, Department of Zoology. Thesis Advisor: Associate Professor Boongeua Vajarasathira, Ph. D. 111 pages.

The insecticidal effects of whole bean flour on corn weevils (*Sitophilus zeamais*) were studied. The corn weevils were kept in the bean flour-mixed rice at various concentrations for one and two weeks. After one week, only the navy bean flour affected the insect mortality. After two weeks, red kidney bean flour, navy bean flour, and mung bean flour all were responsible for the death of the corn weevils at 1%, 10%, and 20% concentrations. However, when the protein extracted from three beans were mixed with rice at various concentrations for one and two weeks, no effect on the death of the corn weevils was observed. When the parent generation of the insects was kept in rice mixed with the three bean flours for one week, different concentrations of red kidney bean and navy bean flours had no effect on the number of progenies. After 2-4 weeks, the increased concentrations of the two flours had more prominent effect on the progeny number. As for the mung bean flour, only the number of progenies born in the fourth week was affected. The results of the second week were similar to those of the first week, except for the mung bean flour that decreased the number of corn weevil progenies born within 1-4 weeks. Thus, it can be inferred that the enriched proteins extracted from the three beans have no statistically significant effect on the birth of the insect's progeny. On the other hand, experiments on the corn weevil's consumption of the rice mixed with the three bean flours and protein enriched bean flours from mung bean and navy bean reveals that the insects ate less with a statistical significance. Red kidney bean enriched flour, in contrast, had no effect on the insect's consumption. A result from enzyme specificity test of the α amylase extracted from the adult corn weevils reveals that the optimum condition for the enzyme is at pH 6 and at 60°C. Moreover, the enzyme inhibitors from all of the three beans were found to inhibit the corn weevil's α amylases. The inhibitor extracted from the mung bean has the best efficiency, followed by those from navy bean and red kidney bean, respectively. Additionally, the inhibition efficiency of the three bean enzyme inhibitors can be enhanced by increasing the concentration. These inhibitors may play an important role in inhibition of insect feeding and thus leading to reduction of fecundity and mortality.

Student's signature

Thesis Advisor's signature

กิตติกรรมประกาศ

ขอกราบขอบพระคุณรองศาสตราจารย์ ดร. บุญเกื้อ วัชรเสถียร อาจารย์ที่ปรึกษา
วิทยานิพนธ์หลักเป็นอย่างสูงที่ได้อบรมสั่งสอนให้ความรู้และให้คำปรึกษา แนะนำและแก้ไข
ปัญหาต่างๆ ในการทดลองตลอดจนการเรียบเรียงและตรวจแก้ไขวิทยานิพนธ์ฉบับนี้จนสำเร็จและ
สมบูรณ์ ขอกราบขอบพระคุณ ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. อรุณี อิงคากุล อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์
ร่วม ที่กรุณาให้คำแนะนำและตรวจแก้ไขวิทยานิพนธ์จนเสร็จสมบูรณ์ ขอขอบพระคุณ ผศ.ดร. สุ
รพล อาจสูงเนิน ประธานการสอบและผศ.ดร. ดวงแข ลิทธิเจริญชัย ผู้ทรงคุณวุฒิจากภายนอกที่
กรุณาให้คำแนะนำและตรวจแก้ไขวิทยานิพนธ์ให้เสร็จสมบูรณ์ยิ่งขึ้น

ขอกราบขอบพระคุณ อาจารย์พรทิพย์ วิศวาทานนท์ ซึ่งได้ให้ความสนับสนุน อำนวยความ
สะดวกต่างๆ และเอื้อเฟื้อแมลงในการทำการทดลองขอขอบพระคุณ เจ้าหน้าที่กลุ่มงานวิจัยแมลง
ศัตรูผลิตผลการเกษตร กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตรที่แนะนำและสอนวิธีการเลี้ยง
แมลงและให้ความช่วยเหลือในเรื่องต่างๆ

ขอขอบคุณ อาจารย์และพี่ๆ น้องๆ ภาควิชาสัตววิทยา ภาควิชาชีวเคมี ภาควิชาสถิติ และ ที่
ให้ความช่วยเหลือและให้คำปรึกษาแนะนำเรื่องต่างๆ เป็นอย่างดียิ่งจนทำให้การทดลองและ
วิทยานิพนธ์สำเร็จและเสร็จสมบูรณ์

ขอขอบคุณศาสตราจารย์ ดร. พิระศักดิ์ ศรีนิเวศน์ ที่แนะนำสถานที่จัดซื้อเมล็ดพันธุ์ถั่วเขียว
และข้อมูลเกี่ยวกับเมล็ดพันธุ์ถั่วเขียวเพื่อนำมาใช้ในการทำการทดลองขอขอบคุณ คุณสุนันท์ ฉิน
เจริญ ที่ให้ความอนุเคราะห์ข่าวสารสายพันธุ์หอมปทุมธานีในการทำการทดลอง

ขอขอบคุณบัณฑิตวิทยาลัยมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ที่มอบทุนสนับสนุนงานวิจัยระดับ
บัณฑิตศึกษาเพื่อการตีพิมพ์ในวารสารระดับชาติและระดับนานาชาติ

สุดท้ายนี้ขอกราบขอบพระคุณบิดา มารดา ญาติพี่น้องและเพื่อน ที่ให้การสนับสนุน
เอื้ออำนวยความสะดวกทุกอย่าง ตลอดจนเป็นกำลังใจอันสำคัญให้บรรลุผลสำเร็จในการศึกษา

กนกภรณ์ เผ่าวงศ์ษา

พฤษภาคม 2553

สารบัญ

	หน้า
สารบัญ	(1)
สารบัญตาราง	(2)
สารบัญภาพ	(12)
คำนำ	1
วัตถุประสงค์	3
การตรวจเอกสาร	4
อุปกรณ์และวิธีการ	21
อุปกรณ์	21
วิธีการ	22
ผลการทดลองและวิจารณ์	30
สรุป	72
เอกสารและสิ่งอ้างอิง	74
ภาคผนวก	83
ประวัติการศึกษา และการทำงาน	111

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า	
1	เปรียบเทียบอวัยวะสืบพันธุ์ด้วงงวงข้าวโพด (<i>Sitophilus zeamais</i> Motschulsky) และด้วงงวงข้าว (<i>Sitophilus oryzae</i> Linneuse)	7
2	การตายของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้ง ถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	32
3	การตายของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้ง ถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	33
4	การตายของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้ง ถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	34
5	การตายของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้ง ถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	34
6	การตายของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	36
7	การตายของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	37
8	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวงเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	39

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่	หน้า
9 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วขาวเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal- Wallis one-way analysis of variance	40
10 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วเขียวเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal- Wallis one-way analysis of variance	41
11 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วง งวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	42
12 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วง งวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	42
13 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วง งวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	43
14 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วง งวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	43
15 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวงเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	45
16 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วขาวเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal- Wallis one-way analysis of variance	46

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่	หน้า
17 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วเขียวเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal- Wallis one-way analysis of variance	47
18 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วง งวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	48
19 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วง งวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	48
20 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วง งวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	49
21 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วง งวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	49
22 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวงเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	51
23 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วขาวเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	52
24 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อ รุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียวเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	53

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่	หน้า
25 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	54
26 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	54
27 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	55
28 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	55
29 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวงเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	57
30 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วขาวเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	58
31 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียวเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	59
32 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	60

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่	หน้า
33 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	60
34 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	61
35 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	61
36 ผลของความเข้มข้นเม็ดแป้งถั่วแต่ละชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงข้าวโพด(N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	63
37 ผลของความเข้มข้นโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงข้าวโพด(N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	66
38 ผลของชนิดแป้งถั่วที่มีต่อการกินของด้วงวงข้าวโพด (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	67
39 ผลของชนิดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงข้าวโพด (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance	67
ตารางผนวกที่	
1 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์และ 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	87
2 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วขาวที่มีต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วขาวเป็นเวลา 1 สัปดาห์	88

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางผนวกที่	หน้า
3 ผลของความเข้มข้นของแป้งทั้งสามชนิดที่มีต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์	88
4 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	89
5 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	89
6 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการตายของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์และ 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	90
7 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	91
8 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วแดงหลวงที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วแดงหลวงที่ 1 สัปดาห์	92
9 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วขาวที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วขาวที่ 1 สัปดาห์	92
10 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วเขียวที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วเขียวที่ 1 สัปดาห์	93
11 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	93

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางผนวกที่	หน้า
12 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิด เป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	94
13 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิด เป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	94
14 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิด เป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	95
15 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ของรุ่นแม่เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็น เวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	96
16 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วแดงหลวงที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วแดงนาน 2 สัปดาห์	97
17 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วขาวที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วขาวนาน 2 สัปดาห์	97
18 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วเขียวที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วเขียวนาน 2 สัปดาห์	98
19 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิด เป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	99

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางผนวกที่	หน้า
20 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิด เป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	99
21 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิด เป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	100
22 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิด เป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	100
23 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการออกลูกของ ด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ของรุ่นแม่เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีน สกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	101
24 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวงที่มีต่อการออกลูกของ ด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุก ผสมกับถั่วแดงนาน 1 สัปดาห์	102
25 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสม กับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	102
26 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสม กับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	103

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางผนวกที่	หน้า
27 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	103
28 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	104
29 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ของรุ่นแม่เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	105
30 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	106
31 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	106
32 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	107

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่	หน้า
33 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	107
34 ผลของเมล็ดแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงงข้าวโพดเมื่อนำแป้งถั่วคลุกผสมกับแป้งสาลี: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	108
35 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วทั้งสามชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงงข้าวโพด เมื่อนำแป้งถั่วคลุกผสมกับแป้งสาลี	108
36 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงงข้าวโพด : Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	109
37 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงงข้าวโพดเมื่อนำแป้งถั่วคลุกผสมกับแป้งสาลี: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table	109
38 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงงข้าวโพดเมื่อนำแป้งถั่วคลุกผสมกับแป้งสาลี	110
39 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการกินของด้วงวงงข้าวโพด	110

สารบัญภาพ

ภาพที่	หน้า
1 ตัวเต็มวัยด้วงวงสกุล <i>Sitophilus</i> spp.	6
2 การจัดเรียงตัวและจำนวนหลุมบนปล้องอกของด้วงวง (<i>Sitophilus</i> spp.)	6
3 อวัยวะสืบพันธุ์ของด้วงวงข้าวและด้วงวงข้าวโพด	8
4 การเจริญเติบโตของด้วงวงข้าวโพด (<i>Sitophilus zeamais</i> Motschulsky) ระยะเวลาต่างๆ	9
5 ถั่วขาว	18
6 ถั่วเขียว	19
7 ถั่วแดงหลวง	20
8 การเลี้ยงด้วงวงข้าวโพดในขวดขนาด 500 มิลลิลิตร ที่บรรจุข้าว	23
9 การทดสอบ Toxicity	25
10 กิจกรรมจำเพาะ (Mean±SE) ของเอนไซม์ α อะไมเลสที่สกัดจากตัวเต็มวัยของ ด้วงวงข้าวโพดใน pH 2-12 ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส	68
11 กิจกรรมจำเพาะ (Mean±SE) ของเอนไซม์อะไมเลสที่สกัดจากตัวเต็มวัยของด้วง ข้าวโพดที่ optimal pH และอุณหภูมิ 30-80 องศาเซลเซียส	69
12 เปอร์เซ็นต์ การยับยั้ง (Mean±SE) ของสารสกัดจากถั่ว 3 ชนิดที่มีต่อเอนไซม์อะไม เลสของด้วงวงข้าวโพด	71
ภาพผนวกที่	
1 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าการดูดกลืนแสงที่ 750 นาโนเมตรกับ ความเข้มข้นสารละลายมาตรฐาน BSA (มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร)	85
2 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าการดูดกลืนแสงที่ 540 นาโน เมตรกับความเข้มข้นสารละลายมาตรฐานน้ำตาลมอลโทส (ไมโครโมลต่อ มิลลิลิตร)	86

ความเป็นพิษและการยับยั้งการกินของแป้งถั่วและโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วที่มี
ต่อด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* (Motschulsky) (Coleoptera: Curculionidae)

**Insecticidal and Antifeedant Effects of Whole Bean Flour and Protein Enriched
Bean Flour against *Sitophilus zeamais* (Motschulsky) (Coleoptera: Curculionidae)**

คำนำ

ข้าวเป็นพืชเศรษฐกิจหลักของประเทศไทย ที่มีการผลิตเพื่อการบริโภคภายในประเทศและเพื่อการส่งออก โดยไทยจัดเป็นหนึ่งในผู้จำหน่ายข้าวรายใหญ่ของโลก มีปริมาณข้าวที่ส่งออกร้อยละ 30 กระจายอยู่ในประเทศต่าง ๆ มากกว่า 100 ประเทศ จากการรายงานกระทรวงพาณิชย์รายงานว่า ปี 2552 ประเทศไทยส่งออกข้าวเปลือก 6.5 ล้านตัน มูลค่า 68,102 ล้านบาท และข้าวสาร 6.7 ล้านตัน มูลค่า 72,324 ล้านบาท แสดงว่า ข้าวไทยยังขายได้ในราคาต่ำเนื่องจากตลาดข้าวต่างประเทศต้องการข้าวคุณภาพดี เมล็ดมีความสม่ำเสมอมีการเก็บรักษาที่สะอาด และถูกสุขลักษณะ (งามชื่น, 2545)

การเก็บรักษาข้าวหลังการเก็บเกี่ยวเพื่อรอการจำหน่าย บริโภค และส่งออก หรือการนำไปใช้ประโยชน์ต่างๆ เช่น แปรรูปเป็นผลิตภัณฑ์ เป็นต้น หากเก็บรักษาไม่ถูกต้องตามสุขลักษณะที่ดีจะทำให้ข้าวเกิดความสูญเสียทั้งคุณภาพและปริมาณ โดยพบว่าข้าวที่เก็บไว้เป็นเวลา 6 เดือนได้รับความเสียหายสูงถึง 22 - 40 เปอร์เซ็นต์ (ชุมพล, 2533) นอกจากนี้การเก็บข้าวไว้เป็นเวลานานมักประสบปัญหาแมลงศัตรูเข้าทำลาย เช่น ด้วงงวงข้าว (*Sitophilus oryzae* Linnaeus) ด้วงงวงข้าวโพด (*Sitophilus zeamais*) (Motschulsky) มอดหัวป้อมหรือมอดข้าวเปลือก (*Rhyzopertha dominica* Fabricius) มอดแป้ง (*Tribolium castaneum* Herbst) มอดสยาม (*Lophocateres pusillus* Klug) และผีเสื้อข้าวเปลือก (*Sitotroga cerealella* Oliver) โดยเฉพาะด้วงงวงข้าวโพด เป็นแมลงศัตรูที่สำคัญของข้าวและเมล็ดธัญพืชอีกหลายชนิด พบแพร่ระบาดมากในยุ้งข้าวของเกษตรกร โรงสีข้าว และโรงเก็บข้าว โดยมีลักษณะการเข้าทำลายคล้ายกับด้วงงวงข้าวด้วยการอาศัยและกัดกินเนื้อในเมล็ด ทำให้ข้าวสูญเสียน้ำหนัก คุณค่าทางโภชนาการลดลง เสื่อมคุณภาพเร็ว เก็บรักษาไว้ได้ไม่นานและไม่เป็นที่ยอมรับของผู้ซื้อและผู้บริโภค ส่งผลต่อราคาซื้อขาย (ไพโรจิตร และคณะ, 2528; งามชื่น และคณะ, 2543)

แมลงในโรงเก็บเป็นสาเหตุใหญ่ที่สร้างความเสียหายและสูญเสียให้กับโรงเก็บเกือบทุกแห่งในโลก (Madrid *et al.*, 1990) ทำให้คุณภาพของผลผลิตลดลง ซึ่งการป้องกันไม่ไห้แมลงเข้าทำลายผลผลิตในโรงเก็บมีหลายวิธี การใช้สารเคมีเป็นวิธีหนึ่งที่นิยมใช้กันมากเพราะเป็นวิธีที่สะดวก ประหยัด และเป็นวิธีที่ใช้กันมานาน แต่การใช้สารเคมีทำให้มีสารฆ่าแมลงปนเปื้อนและตกค้างในข้าว รวมทั้งแมลงศัตรูสามารถสร้างความต้านทานต่อสารฆ่าแมลงได้ หากใช้ติดต่อกันเป็นเวลานาน (กอบเกียรติ, 2532) นอกจากนี้ยังมีผลเสียต่อผู้บริโภคและสิ่งแวดล้อมเป็นอย่างมาก การใช้สารฆ่าแมลงควบคุมประชากรของแมลงยังเป็นอันตรายกับตัวผู้ใช้โดยตรง

จากผลกระทบดังกล่าว ทำให้ผู้ผลิต และ ผู้บริโภค พยายามเลี่ยงการใช้สารฆ่าแมลงเพื่อลดอัตราเสี่ยงต่อสุขภาพของผู้บริโภค ปัจจุบันการควบคุมแมลงโดยวิธีธรรมชาติเป็นวิธีหนึ่งที่มีบทบาทมากขึ้น ทั้งนี้เพราะไม่มีการตกค้างของสารพิษในอาหารจึงส่งผลดีต่อผู้บริโภคและกับสภาพแวดล้อม การควบคุมแมลงด้วยโปรตีนจากถั่วเป็นอีกวิธีหนึ่งที่มีการทดลองยืนยันในต่างประเทศว่ามีประสิทธิภาพในการป้องกันและสามารถควบคุมประชากรของแมลงได้ (Bell, 1978) แต่ในประเทศไทยยังไม่มีข้อมูลและยังให้ความสนใจศึกษากันน้อยมาก ดังนั้นผู้วิจัยจึงนำวิธีดังกล่าวมาทดลองควบคุมประชากรของด้วงงวงข้าวโพดในข้าว ข้อมูลที่ได้จากการศึกษาครั้งนี้คาดว่าจะประโยชน์กับเกษตรกรและผู้ผลิตที่ต้องเก็บสินค้าไว้นานๆ เพื่อรอจำหน่าย

วัตถุประสงค์

1. เพื่อทดสอบผลของแป้งถั่วและโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่ว 3 ชนิดคือ ถั่วแดงหลวง *Phaseolus vulgaris* ถั่วเขียว *Vigna radiata* (L.) Walp.subsp. และ ถั่วขาว *Phaseolus vulgaris* ที่มีต่อการตายของด้วงวงงข้าวโพด (*S. zeamais*)
2. เพื่อทดสอบผลของแป้งถั่วและโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่ว 3 ชนิด ที่มีต่อจำนวนลูกของด้วงวงงข้าวโพด
3. เพื่อทดสอบผลของแป้งถั่วและโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่ว 3 ชนิด ที่มีต่อการยับยั้งการกินอาหารของด้วงวงงข้าวโพด
4. เพื่อทดสอบผลของความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากถั่วทั้ง 3 ชนิด ในการยับยั้งเอนไซม์อะไมเลสของด้วงวงงข้าวโพด

การตรวจเอกสาร

ผลิตผลการเกษตรต่าง ๆ เช่น ข้าว ข้าวโพด ข้าวฟ่าง ถั่วเขียว ถั่วลิสง มันสำปะหลังแห้ง เนื้อมะพร้าวแห้ง ยาสูบ แป้ง รำ อาหารสำเร็จรูป ผลิตภัณฑ์จากสัตว์ ตลอดจนผลิตภัณฑ์จากไม้ไผ่ มักถูกแมลงในโรงเก็บ (stored product insect) เข้าทำลาย ก่อให้เกิดความเสียหายประมาณ 80% ของผลผลิตคิดเป็น มูลค่าไม่ต่ำกว่า 13,000 ล้านบาทต่อปี จะเห็นได้ว่าแมลงเหล่านี้ก่อให้เกิดผลเสียหายเป็นมูลค่าสูง นอกจากนี้การพบแมลงหรือชิ้นส่วนของแมลง ปนเปื้อนไปกับผลิตผลเกษตรที่ส่งไปขายยังต่างประเทศ จะมีผลต่อการส่งออกอย่างมาก โดยเฉพาะผลต่อการกำหนดราคา ผลิตผลเกษตร ฯลฯ (พรทิพย์, 2007) แมลงในโรงเก็บถือเป็นศัตรูผลิตผลการเกษตรและยังเป็นศัตรูผลผลิตหลังการเก็บเกี่ยวที่สำคัญโดยเฉพาะแมลงที่สามารถอยู่ได้ในอาหารหลายชนิดเช่น ค้างคาวง ข้าวโพดนับว่าเป็นแมลงที่เป็นปัญหาอย่างมากและสร้างความเสียหายมาก

ด้วงงวงข้าวโพด

1. การจัดจำแนกทางอนุกรมวิธาน

Phylum Arthropoda

Subphylum Uniramia

Class Insecta

Order Coleoptera

Suborder Polyphaga

Family Curculionidae

Genus *Sitophilus*

Species *Sitophilus zeamais*

(Motschulsky)

ชื่อสามัญภาษาอังกฤษ

Maize weevil

Corn weevil

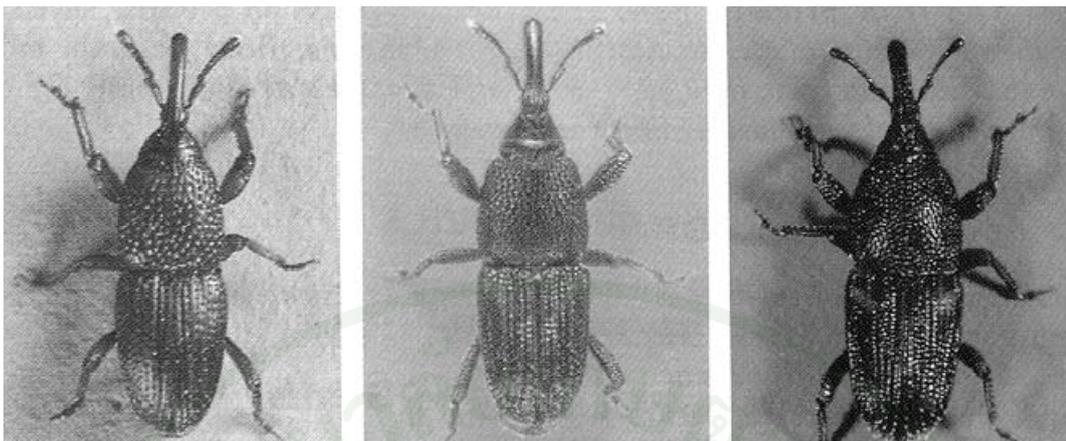
ชื่อสามัญภาษาไทย

ด้วงงวงข้าวโพด

มอดข้าวโพด

Floyd and Newson (1959) จัดให้ด้วงงวงข้าวโพด (*S. zeamais*) อยู่ในกลุ่มชนิดที่ซับซ้อน (species complex) ร่วมกับด้วงงวง 2 ชนิดคือ ด้วงงวงข้าว (*S. oryzae*) และด้วงงวงข้าวสาลี (*Sitophilus granaries* Linnaeus) (ภาพที่ 1) เนื่องจากแมลงทั้งสามชนิดมีลักษณะรูปร่างโดยทั่วไปและลักษณะทางสัณฐานวิทยาภายนอกใกล้เคียงกันมาก การแยกด้วงงวงทั้งสามชนิดทำได้โดยสังเกตความแตกต่างทางสัณฐานวิทยาภายนอกและอวัยวะสืบพันธุ์ (genitalia) ของตัวเต็มวัย

Floyd and Newson (1959) สรุปว่า การจำแนกด้วงงวงทั้ง 3 ชนิดทำได้โดยดูความแตกต่างทางสัณฐานวิทยาภายนอกได้แก่ ขนาดลำตัว สีลำตัว จำนวนและการเรียงตัวของหลุมลึกเป็นจุด (puncture) บนปล้องอกปล้องแรก (prothorax) (ภาพที่ 1, 2) และจุดประ (patch) บนปีกคู่หน้า ในที่นี้จะกล่าวถึงความแตกต่างเฉพาะด้วงงวงข้าวและด้วงงวงข้าวโพดซึ่งเป็นชนิดที่พบในประเทศไทย โดยด้วงงวงข้าวมีลำตัวสีน้ำตาลเข้มถึงดำ รอยดำที่ปีกคู่หน้าไม่ชัดเจน หลุมลึกบนปล้องอกมีจำนวนน้อยและจุดประบนปีกคู่หน้าเรียงตัวอย่างเป็นระเบียบ ส่วนด้วงงวงข้าวโพดลำตัวมีรอยดำสีเหลืองอมแดง (reddish-yellow) จำนวน 4 รอยบนปีกคู่หน้า หลุมลึกบนปล้องอกมีจำนวนมากและจุดประบนปีกคู่หน้าจัดเรียงตัวอย่างกระจัดกระจายไม่เป็นระเบียบ ด้วงงวงข้าวโพดมีขนาดลำตัวใหญ่กว่าด้วงงวงข้าวแม่ติบโตจากการเลี้ยงในอาหารชนิดเดียวกัน กุสุมา (2544) เห็นว่าการตรวจดูลักษณะอวัยวะสืบพันธุ์ของตัวเต็มวัย เป็นวิธีการที่นิยมใช้และเป็นที่ยอมรับ ความแตกต่างของอวัยวะสืบพันธุ์ของด้วงงวงข้าวกับด้วงงวงข้าวโพด แสดงไว้ใน ตารางที่ 1 และภาพที่ 3 (อุดม, 2521; ชุมพล, 2533; เบญจมาภรณ์, 2545)



(ก)

(ข)

(ค)

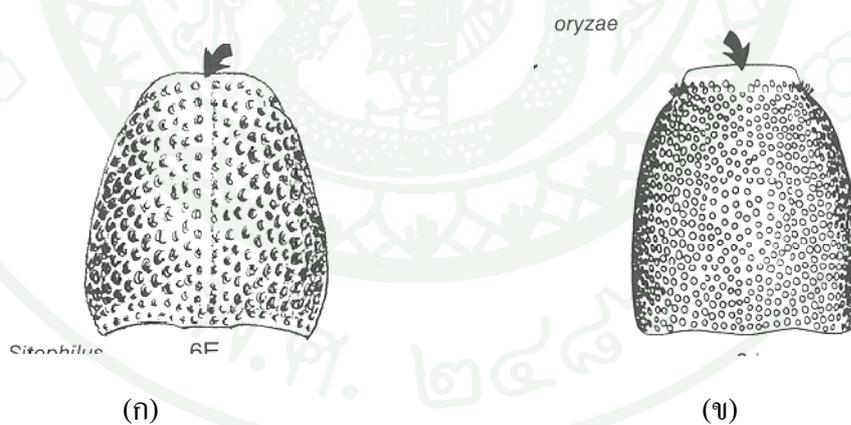
ภาพที่ 1 ตัวเต็มวัยด้วงงวงสกุล *Sitophilus* spp.

(ก) ด้วงงวงข้าวสารี (*Sitophilus granarius*)

(ข) ด้วงงวงข้าว (*Sitophilus oryzae*)

(ค) ด้วงงวงข้าวโพด (*Sitophilus zeamais*)

ที่มา: Floyd and Newson (1959)



(ก)

(ข)

ภาพที่ 2 การจัดเรียงตัวและจำนวนหลุมบนเปลือกของด้วงงวง (*Sitophilus* spp.)

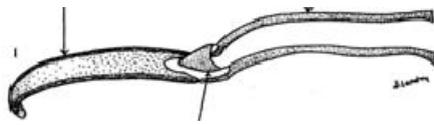
(ก) ด้วงงวงข้าว (*S. oryzae*) (ข) ด้วงงวงข้าวโพด (*S. zeamais*)

ที่มา: Floyd and Newson (1959)

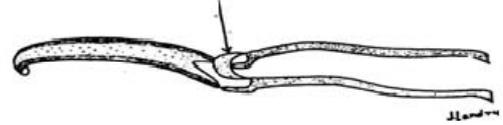
ตารางที่ 1 เปรียบเทียบอวัยวะสืบพันธุ์ด้วงวงข้าวโพด (*Sitophilus zeamais* Motschulsky) และด้วงวงข้าว (*Sitophilus oryzae* Linneuse)

ชนิดแมลง	ลักษณะโพรงฐานของอวัยวะสืบพันธุ์	
	เพศผู้	เพศเมีย
ด้วงวงข้าว	โพรงฐานของอวัยวะสืบพันธุ์มีลักษณะรูปร่างคล้ายรูปกรวย ไม่มีร่อง (groove) และมีส่วนปลายโค้งงอเล็กน้อย	บริเวณแผ่นแข็งของอวัยวะสืบพันธุ์ส่วนปลาย มีลักษณะโค้งเว้ารูปร่างคล้ายตัวยู (U-shaped of sclerite) ส่วนปลายยอดเรียวแหลม
ด้วงวงข้าวโพด	โพรงฐานของอวัยวะสืบพันธุ์มีรูปร่างคล้ายพระจันทร์ครึ่งเสี้ยว มีร่องและมีส่วนปลายโค้งงอคล้ายตะขอ	บริเวณแผ่นแข็งของอวัยวะสืบพันธุ์ส่วนปลายมีลักษณะโค้งเว้าลึกลงไปมากกว่าด้วงวงข้าว และมีรูปร่างคล้ายตัววาย (Y-shaped of sclerite) ส่วนปลายยอดมนและทู่

ที่มา: Floyd and Newson (1959)



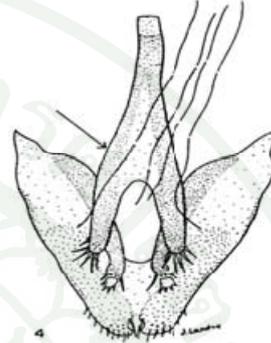
(ก)



(ข)



(ค)



(ง)

ภาพที่ 3 อวัยวะสืบพันธุ์ของด้วงงวงข้าวและด้วงงวงข้าวโพด

- (ก) อวัยวะสืบพันธุ์เพศผู้ด้วงงวงข้าว (ข) อวัยวะสืบพันธุ์เพศผู้ด้วงงวงข้าวโพด
(ค) อวัยวะสืบพันธุ์เพศเมียด้วงงวงข้าว (ง) อวัยวะสืบพันธุ์เพศเมียด้วงงวงข้าวโพด

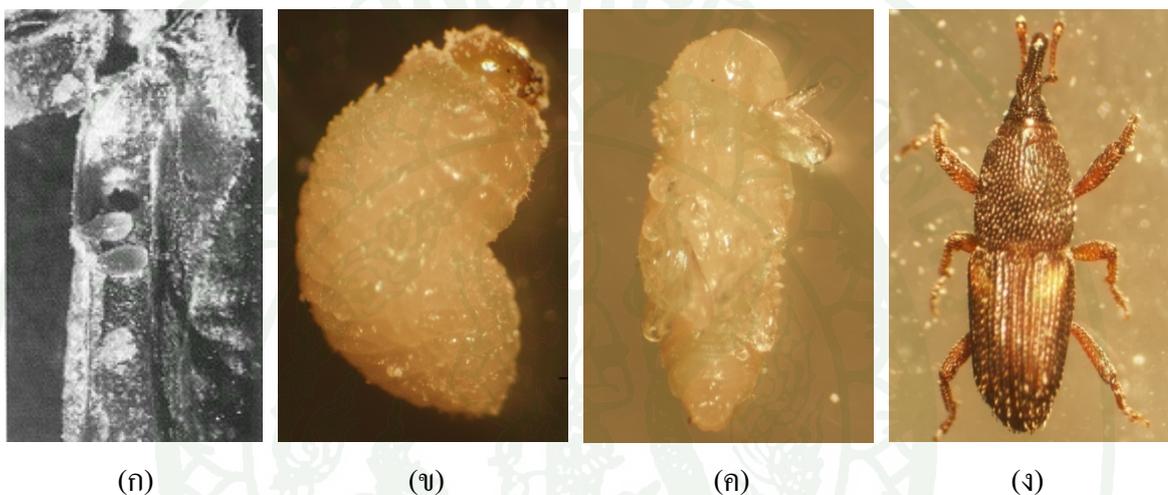
ที่มา: Floyd and Newson (1959)

ด้วงงวงข้าวโพดเพศผู้และเพศเมีย สามารถจำแนกโดยดูที่ ส่วนหัวที่ยื่นออกเป็นงวง (snout) โดยสามารถจำแนกได้ดังนี้ (Subramanyan and Hagstrum, 1996)

- ด้วงงวงข้าวโพดเพศผู้ งวงมีขนาดใหญ่ ป้อม และสั้น ที่ผิวของงวงมีลักษณะขรุขระ ไม่เรียบ
- ด้วงงวงข้าวโพดเพศเมีย งวงมีขนาดเล็ก และยาว เรียว ที่ผิวของงวงมีลักษณะค่อนข้างเรียบกว่าเพศผู้

ชีวประวัติและลักษณะทางชีววิทยา

ด้วงงวงข้าวโพดมีลักษณะการเปลี่ยนแปลงรูปร่างแบบสมบูรณ์ (holometabolous or complete metamorphosis) แบ่งได้ 4 ระยะคือ ระยะไข่ (egg) ตัวหนอน (larva) คักแค้ (pupa) และ ตัวเต็มวัย (adult) (ภาพที่ 4)



ภาพที่ 4 การเจริญเติบโตของด้วงงวงข้าวโพด (*Sitophilus zeamais* Motschulsky) ระยะต่างๆ (ภาพ ข-ง กำลังขยาย 10x)
(ก) ระยะไข่ (ข) ระยะตัวหนอน (ค) ระยะคักแค้ (ง) ระยะตัวเต็มวัย

ที่มา: ภาพที่ 4 (ก) Floyd and Newson (1959)

ระยะไข่ ด้วงงวงข้าวโพดวางไข่ที่บริเวณจุดงอกของข้าวเปลือกและทุกส่วนของข้าวสาร (กุสุมา, 2544) โดยตัวเต็มวัยด้วงงวงข้าวโพดเพศเมียใช้กรามที่บริเวณส่วนปลายของปากที่ยื่นยาวเจาะลงไปที่เมล็ดข้าวให้เป็นหลุมก่อนแล้วจึงวางไข่เป็นฟองเดี่ยว ๆ หรือ 2-3 ฟองต่อเมล็ด (ในกรณีที่พบจำนวนประชากรมีความหนาแน่นสูงในเมล็ด) และขับสารเหนียว (plug) สีครีมอ่อนออกมาปิดปากรูดังกล่าว (Dobie, 1974) โดยไข่มีขนาดเล็ก รูปร่างยาวรี สีขาว ลักษณะอ่อนยืดหยุ่นได้ ยาวประมาณ 0.5 มิลลิเมตร กว้าง 0.3 มิลลิเมตร ใช้เวลา 3-7 วัน จึงจะฟักออกเป็นตัวหนอน (อุดม, 2521; ชุมพล; 2533 กุสุมา; 2544 Subramanyam and Hagstrum, 1996)

ระยะหนอน ตัวหนอนเมื่อแรกฟักมีสีครีม ขนาดลำตัวยาวประมาณ 0.5-0.7 มิลลิเมตร แผ่นหลังสีน้ำตาลเข้ม หัวสีน้ำตาลปนเหลือง กราม (mandible) มีลักษณะคล้ายเขี้ยวสีน้ำตาลเข้มจนเกือบดำ รูปร่างอ้วนป้อม ไม่มีขา ผิวหนังย่น มักงอลำตัวเป็นรูปตัวซี (C) อาศัยและกัดกินเนื้อเมล็ดที่อยู่ภายในเมล็ดตลอดระยะเจริญเติบโต เมื่อตัวหนอนเจริญเติบโตเต็มที่ลำตัวและแผ่นหลังสีเข้มขึ้น ผิวหนังย่นหยาบมากขึ้น ลำตัวยาวประมาณ 3.0 มิลลิเมตร กว้าง 1.5 มิลลิเมตร ก่อนเข้าดักแด้ตัวหนอนมักยึดลำตัวออกและหยุดนิ่งไม่กินอาหาร 1-2 วัน โดยตัวหนอนมีระยะการเจริญเติบโต ทั้งหมด 4 วัย และใช้เวลาประมาณ 17-30 วัน (อุดม, 2521; วิเชียร, 2525; ชุมพล, 2533; Subramanyam and Hagstrum, 1996)

ระยะดักแด้ ดักแด้เป็นแบบ exarate กล่าวคือ อวัยวะส่วนปาก หนวด ขาและปีกจะไม่แนบติดกับลำตัว และยื่นออกจากลำตัวเห็นได้ชัดเจน มีสีวาวครีม รูปร่างคล้ายกับตัวเต็มวัย ระยะดักแด้ใช้เวลา 3-6 วันจึงพัฒนาเป็นตัวเต็มวัย (อุดม, 2521)

ระยะตัวเต็มวัย มีขนาดเล็ก ยาวประมาณ 3.0-3.8 มิลลิเมตร หัวมีส่วนที่ยื่นยาวออกมากคล้ายงวง (snout หรือ rostrum) ยาวประมาณ 1 มิลลิเมตร หรือ 1 ใน 3 ของความยาวลำตัว (Charles, 2001) มีกรามอยู่ที่ปลายงวง 1 คู่ หนวดแบบข้อศอก (elbow) ซึ่งมีส่วนปลายหนวด (flagellum) ปล้องที่ 2 ยาวใกล้เคียงกับปล้องที่ 3 (Schmidt, 1925 อ้างโดย Floyd and Newson, 1959) ลำตัวสีน้ำตาลปนแดงจนถึงสีน้ำตาลแก่เกือบดำปีกคู่หน้ามีลักษณะแข็ง (elytra) มีรอยด่างสีเหลืองอมแดงจำนวน 4 รอยบนบริเวณขอบด้านนอกของโคนปีกและขอบด้านล่างปลายปีกข้างละรอย ปีกคู่ที่ 2 เป็นแผ่นบางใหญ่ และเจริญดีพบอยู่ได้คู่หน้า ปล้องอกมีหลุมเล็กเป็นจุดกระจายอยู่ทั่วไป ตัวเต็มวัยมีชีวิตอยู่ได้ 4-5 เดือนหรือมากกว่า แต่ละปีสามารถผลิตลูกหลานได้ 6-7 รุ่น เพศเมียสามารถวางไข่ได้ประมาณ 200-400 ฟอง ขึ้นกับสภาพแวดล้อม (วิเชียร, 2525; ชุมพล, 2533; Jumruang, 1992; Subramanyam and Hagstrum, 1996) ชีพจักรหรือวงจรชีวิตด้วงงวงข้าวโพดตั้งแต่ระยะไข่จนถึงตัวเต็มวัยใช้เวลา 30-45 วัน แต่ในสภาพอากาศที่ไม่เหมาะสมจะใช้เวลาในการเจริญเติบโตนานขึ้นและนานที่สุดถึง 110 วัน (Edward and Heath, 1964; Dobie, 1974; Davidson and Lyon, 1979)

พืชอาหาร

ด้วงงวงข้าวโพดกินเมล็ดพืชได้หลายชนิด ชุมพล (2533) กล่าวถึงธัญพืชที่ด้วงงวงข้าวโพดเข้าทำลายได้แก่ ข้าว ข้าวโพด ข้าวฟ่าง ข้าวสาลี ข้าวโอ๊ต ข้าวบาเลย์ และเมล็ดพืชอื่นๆ โดยเฉพาะเมล็ดพืชที่มีความชื้นภายในเมล็ดสูงแต่ไม่มีรายงานการเข้าทำลายในแป้ง เนื่องจากตัวหนอนไม่สามารถเจริญเติบโตในสภาพอาหารที่เป็นแป้งได้ Floyd และ Newson (1959) ทดลองให้ด้วงงวง

ข้าว และด้วงงวงข้าวโพดเลือกกินอาหาร พบว่า ด้วงงวงข้าวโพดชอบกินข้าวกล้องมากที่สุด โดยด้วงงวงข้าวโพด 40% กินข้าวกล้อง 32% กินข้าวฟ่าง 10% กินข้าวโพด และ 6% กินข้าวสาลี ส่วนด้วงงวงข้าว 35% กินข้าวฟ่าง 28% กินข้าวกล้อง 18% กินข้าวสาลีและ 2% กินข้าวเปลือก

แมลงศัตรูธรรมชาติ

ด้วงงวงข้าวโพดมีศัตรูธรรมชาติที่สำคัญได้แก่ แตนเบียนด้วง (*Anisopteromalus calandrae* Howard) เป็นแตนเบียนที่สำคัญของด้วงงวงข้าวและด้วงงวงข้าวโพด แตนเบียน (*Lariophagus distinguendus* Forster) แตนเบียนมอด (*Cerocephala dinoderi* Gahna) และ แตนเบียนหนอน (*Theocolax elegans* Westwood) โดยแตนเบียนทั้ง 4 ชนิดจัดอยู่ในอันดับ Hymenoptera วงศ์ Pteromalidae พบเป็นจำนวนมากในประเทศไทย โดยเฉพาะแตนเบียนหนอน (กุสุมา, 2544; Dobie, 1977; Hayashi *et al.*, 2004)

ความสำคัญและลักษณะการทำลาย

ปัญหาของแมลงศัตรูผลิตผลเกษตรเป็นปัญหาสำคัญที่พบอยู่ทั่วโลกแม้ว่าแต่ละแห่งจะพบศัตรูที่สำคัญเพียง 2-3 ชนิดเท่านั้น เนื่องจากแมลงพวกนี้สามารถแพร่กระจายไปได้ทั่วโลกซึ่งเป็นลักษณะที่พิเศษกว่าแมลงชนิดอื่นๆ ทำให้มีการเคลื่อนย้ายและแพร่กระจายไปได้อย่างกว้างขวาง โดยติดไปกับผลผลิตที่เป็นสิ่งบริโภคนที่มีการซื้อขายแลกเปลี่ยนกันทั่วโลก และยังแพร่กระจายไปได้อย่างรวดเร็วตามระบบการค้าและการขนส่งที่ทันสมัยในยุคปัจจุบัน ซูวิทซ์ และคณะ (2539) พบว่าแมลงศัตรูผลิตผลเกษตรมีการแพร่ระบาดไปทั่วโลกตลอดปี ความเสียหายของผลิตผลเกษตรที่เกิดจากแมลงจะอยู่ในระหว่าง 5-10 % ซึ่งเป็นการประมาณความเสียหายโดยเฉลี่ยของ FAO จากการสำรวจทั่วโลกความเสียหายของผลิตผลการเกษตรที่เกิดจากแมลงในบางประเทศสูงถึง 50 % การเข้าทำลายของด้วงงวงข้าวโพดต่อผลิตผลทางการเกษตรจัดเป็นพวกที่อาศัยและกัดกินภายในเมล็ด (internal feeder) แมลงจะอาศัยและทำลายอยู่ในเมล็ด โดยตัวเต็มวัยของแมลงจะเจาะเมล็ดและวางไข่ไว้ภายในเมล็ด ตั้งแต่ระยะไข่ ตัวหนอน ดักแด้ จนกระทั่งเป็นตัวเต็มวัยจะเจาะผ่านผิวเมล็ดออกมา ทำให้ข้าวสารที่ถูกอาศัยและกัดกินอยู่ภายในเกิดความเสียหายและหมดคุณค่าทางอาหาร

การแพร่กระจายและปัจจัยที่มีผลต่อการแพร่กระจาย

ด้วงวงข้าวโพดมีการแพร่กระจายในเกือบทุกประเทศทั่วโลก (Taylor, 1970) โดยเฉพาะอย่างยิ่งในเขตร้อนและเขตอบอุ่น ในทวีปเอเชียและแอฟริกา รวมทั้งประเทศไทย (ชูวิทย์, 2525; ชุมพล, 2533 วันชัย; 2542) กุสุมา (2544) รายงานว่า พบด้วงวงข้าวโพดเข้าทำลายปะปนร่วมกับด้วงวงข้าวในข้าวเปลือกและข้าวสาร โดยพบระบาดมากในแปลงปลูกข้าวของเกษตรกร ช่วงระยะก่อนการเก็บเกี่ยวและในโรงสีข้าว จันทรา (2545) รายงานว่าด้วงวงข้าวโพดมีการระบาดตลอดปี เนื่องจากกินอาหารได้หลายชนิด เป็นแมลงศัตรูที่สำคัญที่สุดที่ทำลายพืชในโรงเก็บ โดยเฉพาะข้าว ถ้ามีการทำลายสูงเมล็ดจะเหลือแต่เปลือกหรือผิวนอกนำไปใช้ประโยชน์ไม่ได้ แมลงชนิดนี้มีปีกคู่ที่สองเจริญดีสามารถบินได้ไกลๆ ทำให้ระบาดไปได้อย่างกว้างขวาง เพศเมียจะวางไข่บนเมล็ดข้าวโพดในระยะใกล้เก็บเกี่ยว ดังนั้นข้าวโพดหรือข้าวที่เก็บเกี่ยวมาแล้วอาจมีแมลงชนิดนี้เข้าอาศัยกัดกินอยู่ก่อน จากนั้นแมลงจะขยายพันธุ์เพิ่มปริมาณอย่างรวดเร็ว ทำความเสียหายให้กับเมล็ดพืชที่เก็บไว้ แมลงชนิดนี้ระบาดมากในช่วงฤดูร้อนและฤดูฝน

ปัจจัยที่มีผลต่อการแพร่กระจายด้วงวงข้าวโพด

สภาพอากาศ อุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศที่แตกต่างกันจะทำให้เกิดสภาพแวดล้อมเปลี่ยนแปลงช่วงอุณหภูมิ 25-30 องศาเซลเซียสเป็น optimal range ที่เหมาะสมต่อการดำรงชีวิตของด้วงวงข้าวโพด Okelane and Osuji (1984) และ Throne (1994) รายงานว่า ด้วงวงข้าวโพดที่เลี้ยงด้วยเมล็ดข้าวโพด อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส และความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศ 75 เปอร์เซ็นต์ เป็นสภาพที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตเนื่องจากด้วงวงข้าวโพดมีอัตราการขยายพันธุ์สูงสุด Hong และ Ryoo (1991) รายงานว่าด้วงวงข้าวโพดที่เลี้ยงด้วยข้าวสาลีที่อุณหภูมิ 28 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศ 85 เปอร์เซ็นต์เจริญเติบโตได้ดีที่สุดแสดงว่า ด้วงวงข้าวโพดที่เลี้ยงในอาหารที่แตกต่างกันจะเจริญเติบโตได้ดีในสภาพแวดล้อมแตกต่างกันด้วย ส่วนการตอบสนองต่อช่วงอุณหภูมิ ที่เป็น sublethal range ซึ่งมีระดับอุณหภูมิ 13-25 องศาเซลเซียส และ 33-35 องศาเซลเซียส Throne (1994) ระบุว่า ที่อุณหภูมิต่ำกว่า 15 องศาเซลเซียส และที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส หรือมากกว่า ความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศ 43 เปอร์เซ็นต์ ด้วงวงข้าวโพดมีอัตราการเจริญเติบโตและการรอดชีวิตต่ำ มีพัฒนาการไม่สมบูรณ์ พิมพา (2530) และ Hong และ Ryoo (1991) พบว่า ที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศระหว่าง 60-75 เปอร์เซ็นต์ ด้วงวงข้าวโพดสามารถเจริญเติบโตได้ถึงระยะตัวหนอนวัยที่ 2 เท่านั้นและไม่สามารถเจริญเป็นตัวเต็มวัย นอกจากนี้ระดับอุณหภูมิสูงหรือต่ำซึ่งอยู่ในช่วงอุณหภูมิที่เรียกว่า lethal range ระหว่าง 5

องศาเซลเซียส ถึง -25 องศาเซลเซียสและสูงกว่า 45 องศาเซลเซียสขึ้นไป มีผลต่อการรอดชีวิตและทำให้ด้วงงวงข้าวโพดตายได้ ดังนั้นผลของอุณหภูมิ รวมทั้งปัจจัยอื่นๆ เช่น ความชื้นภายในเมล็ด และความชื้นสัมพัทธ์ในอากาศมีอิทธิพลต่ออัตราการรอดชีวิตของด้วงงวงข้าวโพดโดยตรง ซึ่งการตอบสนองต่อช่วงอุณหภูมิและความชื้นมีความแตกต่างกันไปตามชนิดแมลง เนื่องจากแมลงมีความต้านทานต่ออุณหภูมิไม่เท่ากัน

ปัจจัยทางชีวภาพ ได้แก่ สิ่งมีชีวิตต่างๆ ที่อาศัยอยู่ในโรงสี และโรงเก็บผลผลิตรวมทั้งการอพยพเคลื่อนย้ายเข้าออกของสิ่งมีชีวิตที่อาศัยอยู่ในโรงเก็บ เช่น แมลง ไร นก หนู และเชื้อจุลินทรีย์ ตลอดจนปัจจัยอื่นๆ เช่น แบบหรือลักษณะโครงสร้างของโรงเก็บข้าว การจัดการทำความสะอาดภายในโรงสี โรงเก็บรักษาผลผลิต และบริเวณรอบนอกเป็นปัจจัยหนึ่งที่กำหนดระดับประชากร เช่น การเพิ่มและลดประชากร ความหลากหลายของชนิดแมลง

การป้องกันกำจัดด้วงงวงข้าวโพด

การป้องกันกำจัดด้วงงวงข้าวโพด เพื่อยืดระยะเวลาการเก็บรักษาและชะลอความเสียหายที่อาจเกิดขึ้นจากการเข้าทำลายของด้วงงวงข้าวโพดในข้าว แบ่งเป็น 2 วิธี คือการป้องกันกำจัดโดยใช้สารเคมี และไม่ใช้สารเคมี

การป้องกันกำจัดโดยใช้สารเคมี

สารฆ่าแมลงที่ใช้ในการป้องกันกำจัดด้วงงวงข้าวโพด ได้แก่ สารฆ่าแมลงชนิดถูกตัวตายหรือสัมผัสตาย และสารรมพิษ โดยสารฆ่าแมลงบางชนิดมีความเป็นพิษต่อระบบประสาท ทำให้แมลงเป็นอัมพาตหรือทำให้แมลงตาย การใช้สารฆ่าแมลงมีความนิยมเนื่องจากสามารถกำจัดแมลงศัตรูได้เป็นจำนวนมากและหลายชนิดในเวลาอันรวดเร็ว แต่วิธีนี้มีผลกระทบต่อผู้บริโภค ผู้ใช้สิ่งแวดล้อม และแมลงศัตรูธรรมชาติ รวมทั้งแมลงสามารถสร้างความต้านทานได้ ในอดีตสารฆ่าแมลงที่ใช้กำจัดด้วงงวงข้าวโพดคือ กลุ่มออร์กาโนคลอรีน ได้แก่ ดีดีที (DDT) เอลดริน (Endrin) และออลดริน (Aldrin) แต่ปัจจุบันได้ยกเลิกการใช้แล้ว เนื่องจาก มีความเป็นพิษต่อสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมสูงมาก สลายตัวในธรรมชาติช้า และตกค้างอยู่ในสิ่งแวดล้อมนาน มีผลให้สัตว์หลายชนิดสูญพันธุ์ ปัจจุบันสารเหล่านี้ไม่แนะนำให้ใช้กับข้าวและผลผลิตเกษตร สารฆ่าแมลงที่ใช้ในปัจจุบัน ได้แก่ กลุ่มออร์แกโนฟอสเฟต เช่น มาลาไธออน (Malathion) พิริมิฟอส เมทิล (Pirimiphos Methyl) คลอร์ไพริฟอส เมทิล (Chlorpyrifos methyl) โบรโมฟอส (Bromophos) ไดคลอวอส (Dichlorvos) เอ

เก็บหลายชนิดได้ Bodnaryk et al. (1997) รายงานว่า protein-rich pea flour ที่สกัดจาก *P. sativum* จะมีผลดีก็ต่อเมื่อสกัดภายในเวลา 20-100 ชั่วโมง Delobel et al. (1998) และ Louis et al. (2004) พบว่า พืชในวงศ์ถั่ว (*Fabaceae*) มีสาร *leginsulin* ที่มีสมบัติเป็นสารฆ่าแมลง

ในเมล็ดพืชวงศ์ถั่วและธัญพืชมีการค้นพบโปรตีนและเปปไทด์ที่มีบทบาทป้องกันโรคและแมลงที่ก่อให้เกิดความเสียหายแก่เมล็ดพืช เช่น lectin, axcetin, chitinase, beta-1,3-glucanase, defensin และโปรตีนที่ทำหน้าที่ยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ 2 ชนิดคือ α amylase inhibitor และ proteinase inhibitor (Dayler et al., 2005) α amylase เป็นกลุ่มเอนไซม์ที่ตัวอ่อนของแมลงใช้ในการสลายพันธะไกลโคซิดิก (glycosidic) ที่เชื่อมระหว่างกลูโคสภายในโมเลกุลของแป้งเพื่อนำน้ำตาลกลูโคสไปใช้เป็นแหล่งพลังงานในการเจริญเติบโตและการพัฒนาเป็นตัวเต็มวัย ดังนั้น α amylase inhibitor จึงเป็นกลุ่มโปรตีนที่นักวิจัยให้ความสนใจศึกษาการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ α amylase จากแมลง ซึ่งมีรายงานการวิจัยแสดงให้เห็นว่า amylase inhibitor จากพืชสามารถยับยั้งการเติบโตและการพัฒนาเป็นตัวเต็มวัยของ *Bruchus pisorum* (Iulek et al., 2000) ค้างคั่ว (*Callosobruchus maculatus* และ *C. chinensis*) (Ishimoto and Kitamura, 1989) และแมลงที่วางไข่ในข้าวสาลี (Franco et al., 2002) ข้าวบาเลย์ และข้าวไรย์ (rye) (Iulek et al., 2000) Engkagul et al. (2004) ศึกษาผลของ α amylase inhibitor จากถั่วเขียวสายพันธุ์พื้นเมือง 2 สายพันธุ์คือ KPS1 และ CN 36 ต่อการยับยั้งการทำงานของ α amylase ที่สกัดจากระบบทางเดินอาหารของค้างคั่ว (*C. maculatus*) พบว่าสารสกัดอย่างหยาบจากถั่วเขียว ซึ่งมี α amylase inhibitor อยู่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ α amylase จากค้างคั่วได้ จากการทำการทดลองเบื้องต้นพบว่า สารสกัดอย่างหยาบในถั่วที่มี α amylase inhibitor อยู่ นั้นไม่ยับยั้ง α amylase จากน้ำลายมนุษย์ จึงทำให้ α amylase inhibitor จากถั่ว นั้นมีความน่าสนใจอย่างมากที่จะนำมาใช้เป็นสารควบคุมแมลง

Kumar (2003) ศึกษาการขับไล่แมลงโดยใช้ถั่วสายพันธุ์จาก pea (*Pisum sativum* L.) ในการทดสอบกับ *S. oryzae*, *T. castaneum* และ *R. dominica* จากการทดลองพบว่า เมล็ดข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจาก pea var. Bonneville ที่ความเข้มข้น 1% สามารถขับไล่ตัวเต็มวัยของ *T. castaneum* ได้มากที่สุดตามด้วย *S. oryzae* และ *R. dominica*

Hou (2003) ศึกษาโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเพื่อทดสอบความเป็นพิษกับแมลงในโรงเก็บ พบว่าตัวเต็มวัยของ *S. oryzae* จะมีความรู้สึกไวต่อโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วมากกว่า *Cryptolestes ferrugineus* โปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วไม่สามารถลดอัตราการตายของตัวเต็มวัยของ *T. castaneum*

อย่างไรก็ตาม โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วก็สามารถลดจำนวนของแมลงทั้ง 3 ชนิดได้
โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วที่ผสมกับแป้งสาลีและข้าวบาร์เลย์จะมีความเป็นพิษมากกว่าที่ผสมกับ
ข้าวโพด

Kumar (2004) ศึกษาผลของโปรตีนที่สกัดจาก *P. sativum* var. Bonneville ที่มีต่อ *S. oryzae*
โดย Kumar (2004) ตรวจสอบ การขับไล่ ความเป็นพิษ ผลกระทบต่อการออกลูก ความเสถียรของ
แป้งถั่ว และ คุณสมบัติที่มีต่อประสาทรับความรู้สึก พบว่าข้าวที่ผสมกับ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วที่
ความเข้มข้น 1% สามารถขับไล่ *S. oryzae* อย่างมีนัยสำคัญ ความเป็นพิษของโปรตีนที่สกัดจากแป้ง
ถั่ว ทำให้อัตราการตายของ *S. oryzae* เพิ่มขึ้น และ ทำให้อัตราการออกลูกลดลง

Hou (2006) รายงานว่าโปรตีนจากแป้งถั่วมีคุณสมบัติเป็นตัวยับยั้งการกิน เป็นสารขับไล่
แมลง และมีความเป็นพิษต่อ *S. oryzae* เมื่อให้โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วและแป้งสาลี *S. oryzae* กิน
และเมื่อใช้พู่กันจุ่ม โปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วและแป้งสาลี ทาที่ส่วนท้องพบว่า แมลงที่ถูกทาด้วย
โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วมีอายุขัยเฉลี่ย 9.6 วัน ซึ่งสั้นกว่าแมลงชุดควบคุมอย่างมีนัยสำคัญ จากการ
ทดลองนี้ Hou (2006) เสนอแนะว่าพิษของแป้งโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วอาจแพร่เข้าสู่ cuticle ของ
แมลง ส่วนกระเพาะของแมลงที่กิน โปรตีนจากแป้งถั่วและแป้งถั่วสกัดจากแป้งถั่ว หรือการผสม
pea peptide พบว่ามีฟองอากาศจำนวนมากในเนื้อเยื่อกระเพาะแมลง โดยปริมาณของฟองอากาศจะ
เพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็ว เมื่อแมลงกิน โปรตีนแป้งถั่ว หรือ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว แต่จะไม่พบ
ฟองอากาศในกระเพาะของ *S. oryzae* ที่กิน เมล็ดแป้งสาลี หรือ แป้งสาลีเพียงอย่างเดียว

อนุสรณ์ (2551) รายงานว่าการเก็บถั่วเขียวมักจะมีด้วงถั่วเข้าทำลาย ทำให้เกิดความ
เสียหายแก่เมล็ดถั่วและทำให้ผลผลิตมีคุณภาพลดลง การใช้ α amylase inhibitor เป็นทางเลือกหนึ่ง
ที่ใช้ในการควบคุมการเจริญเติบโตของด้วงถั่วเขียว การศึกษาผลของ α amylase inhibitor ต่อการ
ยับยั้งการทำงานของเอนไซม์อะไมเลสที่สกัดจากด้วงถั่วเขียว พบว่า α amylase inhibitor ที่สกัดจาก
ถั่วเขียวฉายรังสีแกมมา (M5-16) มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์อะไมเลสสูง
กว่า α amylase inhibitor ที่ได้จากถั่วเขียวพันธุ์พื้นเมือง (KPS1)

Engkagul et al. (2004) รายงานว่าเมื่อใช้ โปรตีนโอมิกศึกษาความแตกต่างของโปรตีนที่ได้
จากถั่วเขียวสายพันธุ์พื้นเมืองและถั่วเขียวฉายรังสี และศึกษาคุณลักษณะของ α amylase inhibitor ที่
ทำให้บริสุทธิ์จากถั่วเขียวฉายรังสี พบว่า α amylase inhibitor มีโครงสร้างแบบโมโนเมอร์ และมี
น้ำหนักโมเลกุลประมาณ 27 kDa สามารถยับยั้งการทำงานของเอนไซม์อะไมเลสในด้วงถั่วเขียว (C.

maculatus alpha-amylase) แต่ไม่ยับยั้งการทำงานของเอนไซม์อะไมเลสในน้ำลายคน เมื่อตรวจสอบความแตกต่างของโปรตีนด้วย 2D gel electrophoresis พบว่ารังสีแกมมาทำให้การสังเคราะห์ α amylase inhibitor และ โปรตีนชนิดอื่นน้อยลง



ถั่วขาวพันธุ์ ปางตะ 1

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Phaseolus vulgaris*

ชื่อสามัญ Navy bean

ลักษณะประจำพันธุ์



ภาพที่ 5 ถั่วขาว

ที่มา: สุมินทร์ (2544.) (วันพุธที่ 3 มีนาคม พ.ศ. 2553)

ฤดูที่เหมาะสมต่อการปลูกคือช่วงเดือนสิงหาคมถึงเดือนธันวาคม ลำต้น จำนวนข้อ/ต้นเฉลี่ย 7.7 ข้อ จำนวนกิ่ง/ต้นเฉลี่ย 5.3 กิ่ง ความสูง 77.3 ซม. ดอกมีสีขาว เริ่มออกดอกเมื่ออายุประมาณ 34-38 วันหลังปลูก อายุเก็บเกี่ยวประมาณ 60-90 วัน จำนวนฝัก/ต้นเฉลี่ย 11.7 ฝัก เมล็ดมีสีขาว ขนาดใกล้เคียงกับพันธุ์ปางตะ 2 และปางตะ 3 ผลผลิตของพันธุ์ปางตะ 1 ก่อนข้างสูงเมื่อเปรียบเทียบกับพันธุ์อื่นเฉลี่ย 199 กิโลกรัม/ไร่ น้ำหนักเฉลี่ย 16 กรัม /100เมล็ด คุณภาพของเมล็ดพันธุ์ที่เป็นเมล็ดดีก่อนข้างสูงประมาณ 65 %

ถั่วเขียวพันธุ์ กำแพงแสน 2 KPS 2

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Vigna radiata* (L.) Walp.subsp.

ชื่อสามัญ Green Bean

ลักษณะประจำพันธุ์



ภาพที่ 6 ถั่วเขียว

ที่มา: สุมินทร์ (2544.) (วันพุธที่ 3 มีนาคม พ.ศ. 2553)

ถั่วเขียวพันธุ์กำแพงแสน 2 มีต้นกำเนิดมาจากสายพันธุ์ VC 2778 A สายพันธุ์นี้ได้มาจาก The 10th International Mungbean Nursery ซึ่งส่งเข้ามาทดสอบในประเทศไทยครั้งแรกเมื่อปี 2525 การทดลองนี้ประกอบด้วยพันธุ์ผลผลิตสูงจากหลายประเทศ 9 พันธุ์ และสายพันธุ์ผลผลิตสูงของ AVRDC 11 สายพันธุ์ ที่มาและพันธุ์ประวัติของพันธุ์และสายพันธุ์กลุ่มนี้แสดงไว้โดย ศรีนิเวศน์ และคณะ (2527) และ Srinives *et al.* (1988) สายพันธุ์ทั้งสองได้รับการผสมพันธุ์ที่ AVRDC ประเทศไต้หวัน และได้รับการคัดเลือกมาบ้างแล้ว อย่างไรก็ตาม ยังมีต้นที่แสดงลักษณะทรงต้นและการติดฝักแตกต่างออกไป จึงได้ปลูกคัดเลือกแบบหมู่ (mass selection) ที่แปลงของโครงการสาขา (outreach program) ของ AVRDC ที่วิทยาเขตกำแพงแสน เพื่อคัดต้นที่มีลักษณะทรงต้นดีและเหมือนๆ กันไว้ทดสอบในครั้งต่อๆ มา พ่อแม่ของสายพันธุ์นี้คือ CV 2778 A = BPT glab. 3//CES44/ML-3//CES1D-21/PHLV18 ซึ่งจะเห็นได้ว่าสายพันธุ์มีพ่อแม่พันธุ์เป็นถั่วเขียวผลผลิตสูงของประเทศฟิลิปปินส์เกือบทั้งสิ้น ยกเว้นเพียงพันธุ์ ML 3 ซึ่งเป็นพันธุ์ต้านทานโรคราแป้งและไบจูดจากประเทศอินเดีย ซึ่งข้อดีของพันธุ์ถั่วเขียวจากประเทศฟิลิปปินส์คือ ให้ผลผลิตสูงทรงพุ่มดี เมล็ดมีขนาดใหญ่ และอายุเก็บเกี่ยวสั้น

ถั่วแดงหลวงพันธุ์ หมอกจ๋าม

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Phaseolus vulgaris*

ชื่อสามัญ Red kidney bean

ลักษณะประจำพันธุ์



ภาพที่ 7 ถั่วแดงหลวง

ที่มา: สุมินทร์ (2544.) (วันพุธที่ 3 มีนาคม พ.ศ. 2553)

ลักษณะประจำพันธุ์

ฤดูที่เหมาะสมต่อการปลูกคือช่วงเดือนสิงหาคมถึงเดือนธันวาคม มีความสูงต้น 50-60 ซม. จำนวนกิ่ง/ต้นเฉลี่ย 2.4 กิ่ง จำนวนข้อ/ต้น 4.7 ข้อ ดอกมีสีม่วง จำนวนฝัก/ต้นเฉลี่ย 7.4 ฝัก เมล็ดมีสีแดงให้น้ำหนัก 100 เมล็ด 47 กรัม เปอร์เซ็นต์เมล็ดดี 77.6 %

อุปกรณ์และวิธีการ

อุปกรณ์

1. อุปกรณ์

- 1.1. ตัวงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* (Motschulsky) จากกรมวิชาการเกษตร
- 1.2. ข้าวหอมปทุมธานี 1 จากศูนย์วิจัยข้าวกรมวิชาการเกษตร
- 1.3. ถั่วแดงหลวง *Glycine max* (L.) merr. จากโครงการหลวง
- 1.4. ถั่วขาว *Phaseolus vulgaris* จากโครงการหลวง
- 1.5. ถั่วเขียว *Vigna radiata* (L.) Walp.subsp. จาก สถาบันพืชไร่ชัยนาท
- 1.6. เครื่องชั่งน้ำหนักไฟฟ้าอย่างละเอียดตศนิยม 4 ตำแหน่ง (Satorius รุ่น AC 210S)
- 1.7. กล้องจุลทรรศน์สเตอริโอ (stereomicroscope)
- 1.8. เครื่องปั่นเหวี่ยง (centrifuge)
- 1.9. เครื่องวัดค่าการดูดกลืนแสง (spectrophotometer)
- 1.10. อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ (water bath)
- 1.11. ไมโครปิเปตต์ (micropipette)
- 1.12. หลอดหยด (dropper)
- 1.13. กระดาษซับ
- 1.14. ขวดแก้วขนาด 8 ออนซ์
- 1.15. หลอดทดลอง
- 1.16. แป้งสาลี

2. สารเคมี

- 2.1. แอมโมเนียมซัลเฟต (ammonium sulfate)
- 2.2. 20 mM Phosphate buffer pH7 (PBS)
- 2.3. 3,5-dinitrosalicylic acid (DNS)

2.4. แคลเซียมคลอไรด์ (Calcium chloride CaCl_2)

2.5. น้ำแข็ง 1%

วิธีการ

1. การเลี้ยงด้วงวงข้าวโพด

การเตรียมอาหารเลี้ยงแมลงทำโดยนำข้าวหอมปทุมธานี 1 แห่เย็นที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1 สัปดาห์ เพื่อทำลายไข่และแมลงชนิดอื่นที่ปะปนในข้าว จากนั้นเก็บข้าวไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส จนกว่าจะใช้ในการเลี้ยงแมลง ก่อนการเตรียมข้าวเพื่อใช้ในการเลี้ยงแมลง นำข้าวมาวางไว้ในอุณหภูมิห้อง 1 วัน

การเลี้ยงด้วงวงข้าวโพดทำโดยใส่ข้าว 100 กรัมลงในขวดแก้วขนาด 250 มิลลิลิตร เพื่อเป็นอาหารและเพื่อให้ด้วงวงข้าวโพดวางไข่ จากนั้นใส่ตัวเต็มวัยด้วงวงข้าวโพดละเพศ อายุ 7 วันจำนวน 100 ตัวในขวดเลี้ยงแมลงเพื่อให้ผสมพันธุ์กัน แล้วปิดปากขวดด้วยกระดาษซับเพื่อป้องกันแมลงหนีและป้องกันศัตรูธรรมชาติภายนอก หลังจากนั้น 7 วัน ด้วงวงข้าวโพดจะเริ่มวางไข่ เปลี่ยนข้าวให้ใหม่ทุกวันเป็นเวลา 7-14 วันไข่ที่ได้ในแต่ละวันนำไปเลี้ยงต่อจนเจริญเป็นตัวเต็มวัยรุ่นใหม่ ด้วงวงข้าวโพดที่นำไปใช้ในการทดลองเป็นแมลงที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการอย่างน้อยสุด 3 รุ่นก่อนนำมาทำการทดลอง (ภาพที่ 8) การเลี้ยงด้วงวงข้าวโพดทำที่อุณหภูมิ 25-28 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์ 60-70%



ภาพที่ 8 การเลี้ยงด้วงงวงข้าวโพดในขวดขนาด 500 มิลลิลิตร ที่บรรจุข้าว

2. การเตรียม แป้งถั่ว (Whole bean flour) และ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว (Protein-enriched bean flour extract)

2.1 การเตรียม แป้งถั่ว

นำถั่วทั้ง 3 ชนิด ได้แก่ ถั่วแดงหลวง *P. vulgaris* ถั่วเขียว *V. radiata* (L.) Walp.subsp. และ ถั่วขาว *P. vulgaris* แช่เย็นที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 1 สัปดาห์เพื่อกำจัดแมลงหรือสิ่งแปลกปลอมที่ติดมา จากนั้นเก็บถั่วไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส 1 คืน นำถั่วแต่ละชนิดไปป่นด้วยเครื่อง Fitzmill Comminutor (Fitzpatrick Elhurst, Illinois 60125, USA) ขนาด 250 ไมครอน ตามด้วยเครื่อง Alpine pinmill (Augsburg, Germany) ขนาด 150 ไมครอน แล้วเก็บในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส นำผงถั่วมาวางที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 3 ชั่วโมงก่อนใช้ในการทดลอง

2.2 การเตรียม โปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว

นำผงถั่วแต่ละชนิดมาสกัดด้วย 20 mM Phosphate buffer pH7 (PBS) โดยการกวนด้วย Magnetic stirrer ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส 3 ชั่วโมง แล้วนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 4 องศาเซลเซียส ที่ความเร็ว 10,000 รอบต่อ 20 นาที นำส่วนใสที่ได้ (supernatant) มาตกตะกอนใน 80 % อิมัลชันแอมโมเนียมซัลเฟต หลังจากนั้นนำไปปั่นเหวี่ยงอีกครั้งหนึ่งที 10,000 รอบต่อ 20 นาที ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส จะได้ตะกอนและส่วนใส ทั้งส่วนใสจะตกอนที่ได้มาละลายใน PBS pH 7 ปริมาตร 5 มิลลิลิตร ผสมกันจนกว่าตะกอนจะละลายหมด แล้วนำไป dialyzed ด้วยน้ำกลั่น เปลี่ยนน้ำกลั่นทุก 1 ชั่วโมง ทำซ้ำ 3 ครั้ง เก็บสารสกัดโปรตีนที่ได้ในตู้แช่แข็งที่ -80 องศาเซลเซียส จากนั้นนำไปทำให้แห้งด้วยเครื่องทำแห้งแบบเยือกแข็ง (freeze-dryer) และเก็บไว้ที่ -20 องศาเซลเซียส ก่อนทำการทดลองและวิเคราะห์โปรตีน โดยวิธีของ Lowry *et al.* (1951)

3. การทดสอบความเป็นพิษ (Toxicity)

ศึกษาผลของ แป้งถั่ว ที่มีต่อการตายของด้วงงวงข้าวโพด ที่ระดับความเข้มข้น 0%, 0.1%, 1%, 10 และ 20% (w/w) (น้ำหนักของข้าวต่อน้ำหนักของแป้งถั่ว) โดยนำ แป้งถั่วมาคลุกผสมกับข้าวที่เตรียมไว้แล้วบรรจุใส่ขวดแก้วขนาด 8 ออนซ์ ขวดละ 40 กรัม ใส่ตัวเต็มวัยด้วงงวงข้าวโพดคละเพศอายุ 7-14 วัน โดยการสุ่ม 20 ตัว ปิดด้วยกระดาษซับ หลังจากนั้นบันทึกอัตราการ

ตาย ที่ 7, 14 วัน ถ้าตัวเต็มวัยไม่เคลื่อนไหวเมื่อใช้เข็มเขี่ยตะถั่วถือว่าตาย และนับจำนวน ลูกของด้วงงวงข้าวโพด เปรียบเทียบผลระหว่างความเข้มข้นต่างๆ ของแป้งถั่ว ทำการทดลอง 3 ซ้ำ (ภาพที่9)

การศึกษาผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วที่มีต่อการตายของด้วงงวงข้าวโพดที่ระดับความเข้มข้น 0%, 0.001%, 0.01, 0.1 และ 1% (W/W) (นำหนักข้าวต่อน้ำหนักของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว) โดยทำการทดลองเช่นเดียวกับอธิบายมาแล้วข้างต้น



ภาพที่ 9 การทดสอบ Toxicity

4. การเตรียม เม็ดแป้งถั่ว และ เม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว

เตรียม เม็ดแป้งถั่ว โดยดัดแปลงจากวิธีการของ Xie *et al.* (1996) ดังนี้ นำแป้งสาลี 10 กรัม น้ำกลั่น 15 มิลลิลิตร และผงถั่วที่ความเข้มข้น 0%, 0.1%, 1%, 10% และ 20% (w/w) (น้ำหนักของแป้งถั่วต่อน้ำหนักของแป้งสาลี) ตามลำดับผสมให้เข้าเป็นเนื้อเดียวกันจากนั้นนำมาหยดลงบนถาดพลาสติก โดยใช้หลอดหยดทิ้งไว้ให้แห้งเป็นเวลา 1 คืนที่อุณหภูมิห้อง หลังจากนั้นเก็บใส่ถุงซิปล็อค และเก็บในตู้เย็นอุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียสก่อนใช้ในการทดลองส่วนเม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเตรียมโดยวิธีการเดียวกันแต่ให้ความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว เป็น 0%, 0.001%, 0.01%, 0.1% และ 1% (w/w) (น้ำหนักของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วต่อน้ำหนักของแป้งสาลี) ตามลำดับ

5. การทดสอบการยับยั้งการกิน (Antifeedant)

ศึกษาผลของ เม็ดแป้งถั่ว และ เม็ดโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่ว ที่ระดับความเข้มข้นต่างๆมีต่อการยับยั้งกินของด้วงงวงข้าวโพด โดยการนำ เม็ดแป้งถั่ว และ เม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว ซึ่งน้ำหนักแล้วบันทึกผลก่อนนำไปใส่ในจานแก้วขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 5 เซนติเมตร จำนวน 2 เม็ดต่อ 1 จานแก้วใส่ตัวเต็มวัยด้วงงวงข้าวโพดอายุ 7-14 วัน โดยการสุ่ม 20 ตัว ปิดฝา สังเกตและบันทึกผลอัตราการกินของแมลง 3 วัน หลังจากนั้นนำ เม็ดแป้งถั่ว และ เม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว มาชั่งน้ำหนัก เปรียบเทียบน้ำหนักก่อนและหลังการกิน และเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (control) ทำการทดลอง 3 ซ้ำ

6. การสกัดสารยับยั้งการทำงานของเอนไซม์อะไมเลสจากด้วงงวงข้าวโพดและการเตรียมโปรตีนจากแป้งถั่ว

6.1 การสกัดเอนไซม์จากด้วงงวงข้าวโพดระยะตัวเต็มวัย

นำด้วงงวงข้าวโพดทั้งตัวมาบดละเอียดด้วย homogenizer ในสารละลาย PBS pH 7 ขณะที่บด homogenizer จะแช่ในอ่างน้ำแข็ง หลังจากนั้นนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 10,000 รอบต่อ 20 นาทีที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส แล้วแบ่งเก็บส่วนใสในตู้แช่แข็งอุณหภูมิ -80 องศาเซลเซียส เพื่อใช้เป็น crude enzyme extract สำหรับตรวจสอบสถานะที่เหมาะสมต่อการแสดงกิจกรรมจำเพาะของเอนไซม์ โดยใช้ DNS ตามวิธีการที่ดัดแปลงจาก Bernfeld (1955)

6.2 การเตรียมสารสกัดสารโปรตีนจากถั่ว

นำถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียว ที่บดแล้ว 30 กรัมมาสกัดด้วย 20 mM PBS pH7 200 มิลลิลิตร กวนด้วย magnetic stirrer ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส นาน 3 ชั่วโมง แล้วนำไปปั่นเหวี่ยงที่ 10,000 รอบต่อ 20 นาที ที่ 4 องศาเซลเซียส นำส่วนใสที่ได้แบ่งเก็บที่อุณหภูมิ -80 องศาเซลเซียส เพื่อใช้เป็น crude protein extract สำหรับตรวจสอบความสามารถในการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์อะไมเลส โดยใช้ DNS ตามวิธีการที่ดัดแปลงจาก Bernfeld (1955)

7. การศึกษาคุณลักษณะของเอนไซม์อะไมเลส

7.1 การศึกษาสภาวะที่เหมาะสมสำหรับการแสดงกิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลส

ศึกษากิจกรรมและสภาวะที่เหมาะสมสำหรับการแสดงกิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลส ใน pH 2-12 และที่อุณหภูมิ 30 40 50 60 70 และ 80 องศาเซลเซียส ตามวิธีของ Bernfeld (1955)

7.1.1 วิธีวิเคราะห์กิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลสในสภาวะเปลี่ยนแปลง pH

เตรียมสารละลายสับสเตรทซึ่งประกอบด้วย น้ำแข็งความเข้มข้น 1% (เจือจางจากน้ำแข็งเข้มข้น 10% โดยละลาย starch soluble ในน้ำกลั่น ต้มในน้ำเดือด 5 นาที แล้วตั้งทิ้งไว้ให้เย็น) ผสมกับสารละลายบัฟเฟอร์ความเข้มข้น 200 มิลลิโมลาร์ ที่มีสารละลายแคลเซียมคลอไรด์ (CaCl_2) เข้มข้น 20 มิลลิโมลาร์ (บัฟเฟอร์ที่ใช้แต่ละ pH มีดังนี้ pH 2 โกลซีน-กรดไฮโดรคลอริกบัฟเฟอร์ pH 3-5 กรดซิตริก-ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6-8 ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 9-10 โซเดียมคาร์บอเนต-โซเดียมไบคาร์บอเนตบัฟเฟอร์ pH 11 ฟอสเฟต-โซเดียมไฮดรอกไซด์บัฟเฟอร์ และ pH 12 โพแทสเซียมคลอไรด์-โซเดียมไฮดรอกไซด์บัฟเฟอร์) เติมให้ได้ปริมาตร 200 ไมโครลิตร แล้วเติม crude enzyme extracts ปริมาตร 50 ไมโครลิตรในหลอดทดลอง ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 10 นาที หยุดปฏิกิริยาโดยเติมสารละลาย DNS เข้มข้น 1% ปริมาตร 200 ไมโครลิตร ต้มในน้ำเดือด 5 นาที ทำให้เย็น เติมน้ำกลั่นปริมาตร 2.5 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน วัดค่าการดูดกลืนแสงของสารละลายที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร เปรียบเทียบกับกราฟมาตรฐานของน้ำตาลมอลโทส (ภาพผนวกที่ 1) แบลงค์ประกอบด้วยสับสเตรทปริมาตร 450 ไมโครลิตร โดยไม่เติม crude enzyme extracts

7.1.2 วิธีวิเคราะห์กิจกรรมของเอนไซม์อะไมเลสในสภาวะเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิ

การศึกษาผลของอุณหภูมิต่อการทำงานของเอนไซม์อะไมเลสทำได้โดยอุ่นสารละลายสับสเตรท pH 6 ปริมาตร 200 ไมโครลิตร ในอ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ ที่อุณหภูมิต่าง ๆ กัน (30-80 องศาเซลเซียส) นาน 5 นาที เติม crude enzyme extracts ปริมาตร 50 ไมโครลิตร ในหลอดทดลอง ผสมให้เข้ากัน บ่มที่อุณหภูมิ 30-80 องศาเซลเซียส นาน 10 นาที หยุดปฏิกิริยาโดยเติมสารละลาย DNS 1 % ปริมาตร 200 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน ต้มในน้ำเดือด 5 นาที แล้วทำให้เย็น เติมน้ำกลั่นปริมาตร 2.5 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน วัดค่าการดูดกลืนแสงของสารละลายที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร เปรียบเทียบกับกราฟมาตรฐานของน้ำตาลมอลโทส (ภาพผนวกที่ 1) แบบลงค์ประกอบด้วยสารละลายสับสเตรทปริมาตร 450 ไมโครลิตร โดยไม่เติม crude enzyme extracts

8. การทดสอบการยับยั้งเอนไซม์อะไมเลส

เตรียมโปรตีนสกัดจากถั่วแดงหลวง ถั่วขาว ถั่วเขียว ที่ความเข้มข้น 10 20 30 40 และ 50 mg/ml ตามลำดับ ทดสอบการยับยั้งเอนไซม์อะไมเลส ตามวิธีการที่ดัดแปลงจาก Bernfeld (1955) โดยนำเอนไซม์จากดั่งงวงข้าวโพด 50 ไมโครลิตร ใส่ในหลอดทดลอง เติมสารสกัดจากถั่วที่เตรียมไว้ที่ความเข้มข้นต่างๆ กัน 100 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 30 นาที เติม 200 ไมโครลิตรของน้ำเป้ง 1% ใน 200 มิลลิโมลาร์ ฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6 และแคลเซียมคลอไรด์ 0.5 โมลาร์ ที่อุณหภูมิอ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส ผสมให้เข้ากัน นำไปบ่มในอ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส 10 นาที หยุดปฏิกิริยาโดยเติมสารละลาย DNS 1 % ปริมาตร 200 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน ต้มในน้ำเดือด 5 นาที ทำให้เย็น เติมน้ำกลั่นปริมาตร 2.5 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน วัดค่าการดูดกลืนแสงของสารละลายที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร

9. การวิเคราะห์ข้อมูล

วิเคราะห์ผลของความเข้มข้นของเป้งถั่วแต่ละชนิดและผลของโปรตีนสกัดจากเป้งถั่วชนิดต่างๆ ที่มีต่อการตาย จำนวนลูก และการกิน ของดั่งงวงข้าวโพดด้วย Kruskal-Wallis one-way analysis of variance ถ้าพบว่ามีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญ จึงวิเคราะห์ความแตกต่างของการตายที่ความเข้มข้นต่างๆ ของเป้งถั่วแต่ละชนิดและของโปรตีนสกัดเป้งถั่วชนิดต่างๆ โดยใช้ Multiple comparison test (Conover, 1980)

10. สถานที่ทำการทดลอง

ห้องปฏิบัติการภาควิชาสัตววิทยา และ ภาควิชาชีวเคมี มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน

11. ระยะเวลาในการทดลอง

เริ่มตั้งแต่เดือนสิงหาคม 2550 สิ้นสุด เดือนตุลาคม 2552



ผลการทดลองและวิจารณ์

1. ความเป็นพิษของแป้งถั่วและโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว

จากการศึกษาความเป็นพิษของแป้งถั่วและโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วทำให้ด้วงวงข้าวโพดตายน้อยมาก (ส่วนมากต่ำกว่า 50%) ดังนั้นจึงไม่สามารถหาค่า LC_{50} ได้

เมื่อให้ด้วงวงข้าวโพดอยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวง แป้งถั่วขาวและแป้งถั่วเขียว ที่ความเข้มข้นต่างๆ เป็นเวลา 1 สัปดาห์ พบว่าแป้งถั่วขาวที่ความเข้มข้นต่างๆ มีผลต่อการตายของด้วงวงข้าวโพดอย่างมีนัยสำคัญ เมื่อให้ด้วงวงข้าวโพดอยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วทั้ง 3 ชนิด นาน 2 สัปดาห์พบว่าความเข้มข้นของแป้งถั่วแต่ละชนิดมีผลต่อการตายของด้วงวงข้าวโพดอย่างมีนัยสำคัญ (ตารางที่ 2 และ 3) ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ Holloway (1986) รายงานว่า Yellow split pea (*Pisum sativum* L.) คลุกผสมกับข้าวสาลีทำให้อัตราการอยู่รอดของแมลงในโรงเก็บลดลง

ด้วงวงข้าวโพดมีการตายเพิ่มขึ้น เมื่อระยะเวลาที่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆ เพิ่มขึ้น (ตารางที่ 2 และ 3)

แป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียว เมื่อนำมาคลุกผสมกับข้าวทำให้การตายของด้วงวงข้าวโพดเพิ่มขึ้นเมื่อเปรียบเทียบกับข้าวที่ไม่ได้คลุกผสมด้วยแป้งถั่ว จากการศึกษาครั้งนี้ทำให้ทราบว่าแป้งถั่วแต่ละชนิดมีความเป็นพิษต่อแมลง โดยความเป็นพิษของแป้งถั่วขึ้นกับ 3 ปัจจัย ได้แก่ ชนิดของแป้งถั่ว ความเข้มข้นของแป้งถั่ว และระยะเวลา แป้งถั่วทั้งสามชนิดทำให้ด้วงวงข้าวโพดตายเพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของแป้งถั่วเพิ่มขึ้น และความเป็นพิษของแป้งถั่วแต่ละชนิดไม่เท่ากัน โดยกับแป้งถั่วเขียวมีความเป็นพิษมากกว่าแป้งถั่วขาว และแป้งถั่วแดงหลวง ตามลำดับ แต่ถ้าทิ้งไว้นานกว่านี้ประสิทธิภาพของแป้งถั่วอาจจะลดลง Holloway (1986) รายงานว่า Yellow split pea (*Pisum sativum* L.) คลุกผสมกับข้าวสาลีทำให้อัตราการอยู่รอดของแมลงในโรงเก็บลดลง

ที่ความเข้มข้นเดียวกัน เมื่อให้ด้วงวงข้าวโพดอยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิด เป็นเวลา 1 สัปดาห์ และ 2 สัปดาห์ การตายของด้วงวงข้าวโพดในแป้งถั่วแต่ละชนิดไม่แตกต่างกัน (ตารางที่ 4 และ 5)

ตารางที่ 2 การตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

		เปอร์เซ็นต์การตายของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
ถั่ว	% ความเข้มข้น	0	0.1	1	10	20		
ถั่วแดงหลวง		0.00	0.00	8.33±8.3	13.33±7.27	16.67±08.82	5.235	0.264
ถั่วขาว		0.00a	1.67±1.67a	8.33±1.67b	10.00±2.89b	15.00±07.64b	12.177	0.016*
ถั่วเขียว		0.00	1.67±1.67	3.33±1.67	20.00±5.00	13.33±13.33	7.144	0.128

หมายเหตุ: เปอร์เซ็นต์การตายของด้วงงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P=0.05$)

ตารางที่ 3 การตายของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

		เปอร์เซ็นต์การตายของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
ถั่ว	% ความเข้มข้น	0	0.1	1	10	20		
	ถั่วแดงหลวง		0.00a	0.00a	18.33±10.93b	28.33±07.27b	28.33±13.64b	11.279
ถั่วขาว		0.00a	0.00a	25.00±07.64b	26.67±04.41b	33.33±04.41b	11.599	0.021*
ถั่วเขียว		0.00a	0.00a	10.00±07.64a	51.67±13.33b	56.67±03.33b	12.081	0.017*

หมายเหตุ เปอร์เซ็นต์การตายของด้วงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P=0.05$)

ตารางที่ 4 การตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่

ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

เปอร์เซ็นต์การตายของด้วงงวงข้าวโพด					
(mean ± S.E.)					
ความเข้มข้น (%)	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว	χ^2	P
0	00.00	00.00	00.00	NaN	NA
0.1	00.00	01.67±01.67	01.67±01.67	NaN	NA
1	08.33±08.33	08.33±01.67	03.33±01.67	1.825	0.401
10	13.33±07.27	10.00±02.89	20.00±05.00	1.553	0.459
20	16.67±08.82	15.00±07.64	13.33±13.33	0.491	0.782

NaN= no a number, NA = not available

ตารางที่ 5 การตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่

ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

เปอร์เซ็นต์การตายของด้วงงวงข้าวโพด					
(mean ± S.E.)					
ความเข้มข้น (%)	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว	χ^2	P
0	00.00	00.00	00.00	NaN	NA
0.1	00.00	00.00	00.00	NaN	NA
1	18.33±10.93	25.00±07.64	10.00±07.64	1.830	0.400
10	28.33±07.27	26.67±04.41	51.67±13.33	2.531	0.282
20	28.33±13.64	33.33±04.41	56.67±03.33	4.392	0.111

NaN= no a number, NA = not available

เมื่อนำโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียว คลุกผสมกับข้าวที่ความเข้มข้นต่างกันพบว่าไม่มีผลต่อการตายของด้วงวงข้าวโพดเมื่อทิ้งไว้นาน 1 และ 2 สัปดาห์ (ตารางที่ 6 และ 7) แต่จากการทดลองของ Pretheep-Kumar และคณะ (2004) พบว่า Bonneville pea flour extract ที่คลุกผสมกับข้าวที่ความเข้มข้น 1% สามารถทำให้ *S. oryzae* ตาย 100% ภายใน สัปดาห์ที่ 3 และเมื่อเก็บไว้ที่ อุณหภูมิที่ 28 องศาเซลเซียส ความชื้น 75 % เป็นเวลา 6 เดือนมี ประสิทธิภาพทางชีวภาพลดลง เนื่องจากใน protein enriched pea flour มี เอนไซม์เป็นส่วนประกอบ การเก็บไว้เป็นเวลานานทำให้กิจกรรมของเอนไซม์ลดลงมีผลทำให้ความเป็นพิษลดน้อยลงด้วย การทดลองนี้ไม่สอดคล้องกับผลการวิจัยของ Pretheep-Kumar และคณะ(2004) เนื่องจาก Pretheep-Kumar และคณะ(2004) ใช้วิธีสกัดโปรตีนของ Wright และคณะ (1984) โดยใช้ เครื่อง air classification ในการแยกส่วนของโปรตีนที่มี ขนาด 53 ไมครอนซึ่งมีขนาดเล็กแล้วจึง ค่อยนำมาสกัดโปรตีนอีกครั้งด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต ซึ่งวิธีการสกัดโปรตีนของผู้วิจัยไม่ได้ใช้ เครื่อง air classification ในการแยก โดยถั่วที่ได้เมื่อป่นแล้วมีขนาด 100 mesh หรือ 150 ไมครอนซึ่ง ใหญ่กว่าหลายเท่า เมื่อนำมาสกัดด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต โปรตีนที่สกัดได้จึงเป็นโปรตีนรวมที่มี หลากหลายขนาดและน่าจะเป็น โปรตีนคนละชนิดกันกับของ Pretheep-Kumar และคณะ(2004) ทำให้โปรตีนที่ใช้ในการทดลองนี้ไม่สามารถทำให้ด้วงวงข้าวโพดตายได้ จากการศึกษาของ Samson (1988) พบว่าประสิทธิภาพการเป็นสารฆ่าแมลงของโปรตีนสกัดจากถั่วแต่ละชนิดขึ้นอยู่กับหลาย ปัจจัย เช่น อุณหภูมิ ความชื้น สภาพอากาศ ฤดูกาล และการเก็บรักษา

ตารางที่ 6 การตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3):

Kruskal-Wallis one- way analysis of variance

		เปอร์เซ็นต์การตายของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)						
ถั่ว	% ความเข้มข้น	0	0.1	1	10	20	χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง		0.00	0.00	1.67±1.67	0.00	0.00	4
ถั่วขาว		0.00	0.00	0.00	0.00	3.33±3.33	4	0.406
ถั่วเขียว		0.00	0.00	0.00	0.00	0.00	NaN	NA

NaN= no a number, NA = not available

ตารางที่ 7 การตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

		เปอร์เซ็นต์การตายของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
ถั่ว	% ความเข้มข้น	0	0.1	1	10	20		
ถั่วแดงหลวง		0.00	1.67±1.67	1.67±1.67	0.00	0.00	4	0.406
ถั่วขาว		0.00	1.67±1.67	5.00±5.00	1.67±1.67	0.00	3.2381	0.519
ถั่วเขียว		0.00	3.33±1.67	1.67±1.67	0.00	1.67±1.67	6.2222	0.183

2. จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด

2.1 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพดที่เกิดจากรุ่นแม่ที่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาวและ ถั่วเขียวนาน 1 สัปดาห์

เมื่อให้ด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวงนาน 1 สัปดาห์ พบว่าความเข้มข้นของแป้งถั่วแดงหลวงไม่มีผลต่อจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพดที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 สำหรับ จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพดที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2-4 พบว่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อความเข้มข้นของแป้งถั่วแดงหลวงเพิ่มขึ้น โดยผลของแป้งถั่วขาวเป็นไปในทำนองเดียวกับแป้งถั่วแดงหลวง สำหรับแป้งถั่วเขียว พบว่าลูกของด้วงงวงข้าวโพดที่เกิดในสัปดาห์ 4 เท่านั้นที่มีจำนวนลดลงเมื่อความเข้มข้นของแป้งถั่วเขียวเพิ่มขึ้น(ตารางที่ 8-10)

เมื่อให้ด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวงนาน 1 สัปดาห์ พบว่าลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 ที่ความเข้มข้น 20% น้อยกว่าชุดควบคุมอย่างมีนัยสำคัญ ส่วนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 และสัปดาห์ที่ 4 ที่ความเข้มข้น 1% 10% และ 20% พบว่าจำนวนลูกที่เกิดน้อยกว่าชุดควบคุม ในทำนองเดียวกันเมื่อให้ด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับแป้งถั่วขาวนาน 1 สัปดาห์ที่ความเข้มข้น 20% พบว่าลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 น้อยกว่าชุดควบคุม ส่วนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 ที่ความเข้มข้น 10% และ 20 % พบว่าจำนวนลูกที่เกิดน้อยกว่าชุดควบคุม ลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 พบว่าจำนวนลูกที่เกิดน้อยกว่าชุดควบคุมที่ความเข้มข้น 1% 10% และ 20% อย่างมีนัยสำคัญ (ตารางที่ 9 และ ตารางที่ 10) สำหรับข้าวที่ปลูกผสมกับแป้งถั่วเขียวลูกที่เกิดใน 4 สัปดาห์เท่านั้นที่จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพดน้อยกว่าชุดควบคุมที่ความเข้มข้น 10% และ 20% (ตารางที่ 11) ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ Holloway (1986) พบว่า pea flour extract ที่ปลูกผสมกับข้าวที่ความเข้มข้น 1% ทำให้การสืบพันธุ์ของ *S. oryzae* ลดลงและจำนวนลูกก็ลดลง Pretheep-Kumar และคณะ (2004) พบว่าข้าวที่ปลูกผสมกับ pea flour extract ทำให้จำนวนการออกลูกหลานลดลงเมื่อผสมกับ pea flour extract ที่ความเข้มข้น 1% และที่ความเข้มข้นเดียวกันพบว่า pea flour extract มีผลทำให้จำนวนการออกลูกลดลงเมื่อเก็บข้าวที่ปลูกผสมกับ pea flour extract ใช้นาน 7 สัปดาห์ Pretheep-Kumar and Mohan (2004) พบว่า pea flour extract ที่ปลูกผสมกับข้าวมีผลทำให้จำนวนของประชากรของ *S. oryzae* ลดลงได้ต้องเป็น pea flour extract ที่ใหม่และปลูกผสมกับข้าวไม่นานจนเกินไป เมื่อเปรียบเทียบชนิดของแป้งถั่วต่างๆ ที่ความเข้มข้นเดียวกันพบว่าชนิดของแป้งถั่วไม่มีผลต่อจำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1-4 (ตารางที่ 11-14)

ตารางที่ 8 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อร่อนแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวงเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	% ความเข้มข้น						
	0	0.1	1	10	20		
1	02.00±01.53	05.00±02.08	07.67±04.67	02.33±1.00	00.00±00.33	7.318	0.120
2	29.33±08.69a	48.67±06.64a	36.33±10.41a	15.00±4.58b	06.00±02.00b	9.984	0.041*
3	46.00±13.65a	48.00±08.72a	17.00±03.51b	13.00±6.00b	04.00±01.76b	11.952	0.018*
4	16.67±01.67a	15.67±02.73a	08.67±01.33b	04.67±1.20b	03.33±01.67b	11.897	0.018*

หมายเหตุ จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P=0.05$)

ตารางที่ 9 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วขาวเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	% ความเข้มข้น				
			1	10	20		
1	02.00±01.53	05.00±01.15	01.33±01.33	00.67±00.33	0.33±0.33	6.391	0.171
2	29.33±08.69a	84.33±26.03a	30.33±13.38a	08.67±03.53a	1.33±0.67b	10.978	0.027*
3	46.00±13.65a	60.00±17.50a	18.33±09.40a	07.00±04.16b	4.33±2.60b	10.566	0.031*
4	16.67±01.67a	14.33±03.18a	05.00±02.00b	02.67±01.45b	2.00±1.15b	10.995	0.027*

หมายเหตุ จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P = 0.05$)

ตารางที่ 10 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วเขียวเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	% ความเข้มข้น						
	0	0.1	1	10	20		
1	02.00±01.53	05.33±02.40	07.33±05.04	02.33±01.33	0.00	6.140	0.189
2	29.33±08.69	53.00±17.79	49.00±21.50	17.00±12.06	10.67±10.67	4.725	0.317
3	46.00±13.65	53.00±13.28	40.33±18.85	15.67±10.27	10.00±3.46	7.555	0.109
4	16.67±01.67a	20.67±02.91a	11.33±04.67a	05.00±02.08b	4.33±2.85b	9.544	0.049*

หมายเหตุ จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P=0.05$)

ตารางที่ 11 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงงวง

ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์(N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	2.00±1.53	2.00±1.53	2.00±1.53	0.000	1.000
0.1	5.00±2.08	5.00±1.15	5.33±2.40	0.090	0.955
1	7.67±4.67	1.33±1.33	7.33±5.04	1.754	0.415
10	2.33±1.00	0.67±0.33	2.33±1.33	1.911	0.384
20	0.00±0.33	0.33±0.33	0.00	1.142	0.564

ตารางที่ 12 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์(N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	29.33±08.69	29.33±08.69	29.33±08.69	0.000	1.000
0.1	48.67±06.64	84.33±26.03	53.00±17.79	1.866	0.393
1	36.33±10.41	30.33±13.38	49.00±21.50	0.700	0.704
10	15.00±04.58	08.67±03.53	17.00±12.06	0.800	0.670
20	06.00±02.00	01.33±00.60	10.67±10.67	1.825	0.401

ตารางที่ 13 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงวงงข

ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์(N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	46.00±13.65	46.00±13.65	46.00±13.65	0.000	1.000
0.1	48.00±08.72	60.00±17.50	53.00±13.28	0.088	0.956
1	17.00±03.51	18.33±09.40	40.33±18.85	2.039	0.360
10	13.00±06.00	07.00±04.16	15.67±10.27	1.075	0.584
20	04.00±01.76	04.33±02.60	10.00±03.46	2.084	0.352

ตารางที่ 14 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงวงงขข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์(N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	16.67±01.67	16.67±01.67	16.67±01.67	0.000	1.000
0.1	15.67±02.73	14.33±03.18	20.67±02.91	2.192	0.334
1	08.67±01.33	05.00±02.00	11.33±04.67	1.762	0.414
10	04.67±01.20	02.67±01.45	05.00±02.08	1.411	0.493
20	03.33±01.67	02.00±01.15	04.33±02.85	0.615	0.735

2.2 จำนวนลูกของด้วงวงข้าว โปดที่เกิดจากรุ่นแม่ที่อยู่ในข้าวคลุกผสมกับแป้ง ถั่วแดงหลวง ถั่วขาวและ ถั่วเขียวนาน 2 สัปดาห์

เมื่อให้ด้วงวงข้าว โปดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวงนาน 2 สัปดาห์ พบว่าแป้งถั่วแดงหลวงที่ความเข้มข้นต่างๆ กันไม่มีผลต่อจำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อความเข้มข้นของแป้งถั่วแดงหลวงเพิ่มขึ้นพบว่า มีผลทำให้ลูกของด้วงวงข้าว โปดที่เกิดขึ้นในสัปดาห์ที่ 2-4 ลดลงอย่างมีนัยสำคัญ ผลของแป้งถั่วขาวเป็นไปในทำนองเดียวกับแป้งถั่วแดงหลวง และเมื่อให้ด้วงวงข้าว โปดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วเขียวนาน 2 สัปดาห์ พบว่าเมื่อความเข้มข้นของแป้งถั่วเขียวเพิ่มขึ้นมีผลทำให้จำนวนลูกของด้วงวงข้าว โปดที่เกิดในสัปดาห์ 1-4 ลดลงอย่างมีนัยสำคัญ (ตารางที่ 15-17)

เมื่อเปรียบเทียบชนิดของแป้งถั่วแดงหลวง แป้งถั่วขาว และแป้งถั่วเขียวที่ความเข้มข้นเดียวกันพบว่าชนิดของแป้งไม่มีผลต่อจำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1-4 (ตารางที่ 18-21)

ตารางที่ 15 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวงเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	1	10	20		
			% ความเข้มข้น				
1	003.00±01.00	003.00±02.08	01.33±00.88	00.67±00.33	00.00	6.482	0.166
2	075.00±24.22a	079.33±03.18a	48.00±14.84a	13.00±09.00b	07.67±03.67b	10.317	0.035*
3	129.67±30.02a	145.33±18.21a	74.33±14.19a	18.67±08.69b	13.00±04.00b	11.788	0.019*
4	052.67±07.17a	048.33±08.97a	40.33±01.20a	09.00±03.00b	06.00±00.00b	11.334	0.023*

หมายเหตุ จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P=0.05$)

ตารางที่ 16 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วขาวเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	% ความเข้มข้น				
			1	10	20		
1	003.00±01.00	002.00±00.58	01.33±01.33	01.33±01.33	00.00	6.039	0.196
2	075.00±24.22a	072.67±29.69a	27.67±08.67a	08.67±03.67a	03.00±01.00b	11.502	0.021*
3	129.67±30.02a	148.33±49.99a	47.33±08.67a	11.00±03.06b	04.67±01.67b	12.612	0.013*
4	052.67±07.17a	063.00±06.11a	18.67±07.75a	07.67±03.76b	01.67±00.88b	12.079	0.017*

หมายเหตุ จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P = 0.05$)

ตารางที่ 17 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วเขียวเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	% ความเข้มข้น				
			1	10	20		
1	003.00±01.00a	005.33±01.45a	01.00±00.58a	00.33±00.33b	00.00b	10.886	0.028*
2	075.00±24.22a	065.00±02.52a	44.00±16.04a	09.67±06.89b	05.33±03.93b	10.872	0.028*
3	129.67±30.02a	151.67±12.25a	94.67±25.78a	10.33±05.84b	07.33±02.40b	10.844	0.028*
4	052.67±07.17a	061.67±09.39a	46.33±11.70a	04.67±02.19b	02.00±00.00b	11.056	0.025*

หมายเหตุ จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P = 0.05$)

ตารางที่ 18 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1
เมื่อด้วงงวง

ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	3.00±1.00	3.00±1.00	3.00±1.00	0.000	1.000
0.1	3.00±2.08	2.00±0.58	5.33±1.45	2.915	0.232
1	1.33±0.88	1.33±1.33	1.00±0.58	0.097	0.952
10	0.67±0.33	1.33±1.33	0.33±0.33	0.444	0.800
20	0.00	0.00	0.00	NaN	NA

NaN= no a number, NA = not available

ตารางที่ 19 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวง
ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	75.00±24.22	75.00±24.22	75.00±24.22	0.000	1.000
0.1	79.33±03.18	72.67±29.69	65.00±02.52	2.400	0.301
1	48.00±14.84	27.67±08.67	44.00±16.04	1.066	0.586
10	13.00±09.00	08.67±03.6	09.67±06.89	0.090	0.955
20	07.67±03.67	03.00±01.00	05.33±03.93	1.717	0.423

ตารางที่ 20 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวง

ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean \pm S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	129.67 \pm 30.02	129.67 \pm 30.02	129.67 \pm 30.02	0.000	1.000
0.1	145.33 \pm 18.21	148.33 \pm 49.99	151.67 \pm 12.25	0.355	0.837
1	074.33 \pm 14.19	047.33 \pm 08.67	094.67 \pm 25.78	1.703	0.426
10	018.67 \pm 08.69	011.00 \pm 03.06	010.33 \pm 05.84	1.635	0.441
20	013.00 \pm 04.00	004.67 \pm 1.67	007.33 \pm 02.40	3.254	0.196

ตารางที่ 21 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean \pm S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	52.67 \pm 07.17	52.67 \pm 07.17	52.67 \pm 07.17	0.000	1.000
0.1	48.33 \pm 08.97	63.00 \pm 06.11	61.67 \pm 09.39	1.688	0.429
1	40.33 \pm 01.20	18.67 \pm 07.75	46.33 \pm 11.70	4.355	0.113
10	09.00 \pm 03.00	07.67 \pm 03.76	04.67 \pm 02.19	1.107	0.574
20	06.00 \pm 00.00	01.67 \pm 00.88	02.00 \pm 00.00	6.113	0.065

2.3 จำนวนลูกของด้วงวงข้าว โปดที่เกิดจากรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาวและ ถั่วเขียวนาน 1 สัปดาห์

เมื่อให้ด้วงวงข้าว โปดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง นาน 1 สัปดาห์พบว่าแป้งถั่วแดงหลวงที่ความเข้มข้นต่างๆ กันไม่มีผลทำให้จำนวนลูกที่เกิดใน สัปดาห์ที่ 1-3 ลดลง ส่วนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 ลูกลดลงเมื่อความเข้มข้นที่เพิ่มขึ้น สำหรับโปรตีน สกัดจากแป้งถั่วขาวและโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียว ไม่มีผลต่อจำนวนลูกของด้วงวงข้าว โปดที่ เกิดในสัปดาห์ที่ 1-4 (ตารางที่ 22-24)

เมื่อเปรียบเทียบชนิดของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วขาว และโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียวที่ความเข้มข้นเดียวกันพบว่าชนิดของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วไม่มี ผลต่อจำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1-4 (ตารางที่ 25-28)

ตารางที่ 22 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดง หลวงเป็นเวลา 1 สัปดาห์(N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	1	10	20		
			% ความเข้มข้น				
1	18.00±03.61	07.00±02.89	21.33±07.31	27.00±05.20	20.67±02.73	6.453	0.168
2	58.67±17.98	24.33±08.11	43.00±13.32	87.67±10.41	90.67±20.02	9.000	0.061
3	42.67±11.26	18.33±01.33	24.00±10.54	54.67±25.89	76.67±26.46	5.977	0.201
4	06.67±00.88a	04.00±03.06a	06.00±1.53a	14.33±04.67a	20.00±06.66b	10.423	0.033*

หมายเหตุ จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพดที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P=0.05$)

ตารางที่ 23 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วขาวเป็น เวลา 1 สัปดาห์(N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	1	10	20		
	% ความเข้มข้น						
1	18.00±03.61	29.67±08.25	15.00±10.15	17.33±09.40	20.33±00.67	2.505	0.644
2	58.67±17.98	99.67±29.48	30.33±10.17	35.67±04.41	69.00±22.37	5.433	0.246
3	42.67±11.26	66.67±33.49	22.00±03.46	26.00±06.81	47.67±17.34	1.862	0.761
4	06.67±00.88	12.00±02.52	05.00±01.53	07.33±00.88	17.00±02.08	8.400	0.078

ตารางที่ 24 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียวเป็นเวลา 1 สัปดาห์(N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	1	10	20		
	% ความเข้มข้น						
1	18.00±3.61	14.33±3.18	20.33±5.33	30.67±5.24	13.67±1.33	6.842	0.144
2	58.67±17.98	22.33±4.63	43.00±26.18	87.67±15.01	90.67±9.35	5.502	0.239
3	42.67±11.26	30.67±7.67	58.33±28.99	49.00±13.75	32.67±14.05	1.377	0.848
4	6.67±0.88	13.67±2.73	15.67±4.41	7.67±4.26	9.67±2.19	6.043	0.196

ตารางที่ 25 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงงวง

ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean \pm S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	18.00 \pm 03.61	18.00 \pm 03.61	18.00 \pm 03.61	0.000	1.000
0.001	07.00 \pm 02.89	29.67 \pm 08.25	14.33 \pm 03.18	5.066	0.079
0.01	21.33 \pm 07.31	15.00 \pm 10.15	20.33 \pm 05.33	0.881	0.643
0.1	27.00 \pm 05.20	17.33 \pm 09.40	30.67 \pm 05.24	1.635	0.441
1	20.67 \pm 02.73	20.33 \pm 00.67	13.67 \pm 01.33	5.629	0.059

ตารางที่ 26 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean \pm S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	58.67 \pm 17.98	58.67 \pm 17.98	58.67 \pm 17.98	0	1
0.001	24.33 \pm 08.11	99.67 \pm 29.48	22.33 \pm 04.63	5.445	0.065
0.01	43.00 \pm 13.32	30.33 \pm 10.17	43.00 \pm 26.18	1.422	0.491
0.1	87.67 \pm 10.41	35.67 \pm 04.41	87.67 \pm 15.01	5.955	0.050
1	90.67 \pm 20.02	69.00 \pm 22.37	32.67 \pm 14.05	3.466	0.176

ตารางที่ 27 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวง

ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	42.67±11.26	42.67±11.26	42.67±11.26	0.000	1.000
0.001	18.33±01.33	66.67±33.49	30.67±07.67	1.947	0.377
0.01	24.00±10.54	24.00±10.54	58.33±28.99	0.800	0.670
0.1	54.67±25.89	26.00±06.81	49.00±13.75	1.688	0.429
1	76.67±26.46	47.67±17.34	32.67±14.05	2.711	0.257

ตารางที่ 28 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	06.67±00.88	06.67±00.88	06.67±00.88	0.000	1.000
0.001	04.00±03.06	12.00±02.52	13.67±02.73	3.831	0.147
0.01	06.00±01.53	05.00±01.53	15.67±04.41	5.803	0.054
0.1	14.33±04.67	07.33±00.88	07.67±04.26	1.830	0.400
1	20.00±06.66	17.00±02.08	09.67±02.19	3.288	0.193

2.4 จำนวนลูกของด้วงวงข้าว โปดที่เกิดจากรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับ โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาวและ ถั่วเขียวนาน 2 สัปดาห์

เมื่อให้ด้วงวงข้าว โปดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง โปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วขาวและโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วเขียวที่ความเข้มข้นต่างๆ กัน พบว่าความเข้มข้นต่างๆกันของโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วทั้งสามชนิด ไม่มีผลต่อจำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1-4 (ตารางที่ 29-31)

เมื่อเปรียบเทียบชนิดของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง โปรตีนสกัดจากแป้งถั่วขาวและโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียวที่ความเข้มข้นเดียวกันพบว่าชนิดของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วไม่มีผลต่อจำนวนลูกที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1-4 (ตารางที่ 32-35)

ตารางที่ 29 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดง หลวงเป็นเวลา 2 สัปดาห์(N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	% ความเข้มข้น						
	0	0.1	1	10	20		
1	017.33±03.48	015.67±03.18	020.67±04.41	016.67±06.17	14.00±02.08	1.857	0.762
2	107.33±35.16	102.33±23.56	106.67±22.70	129.67±24.55	95.00±12.70	1.315	0.859
3	105.00±21.94	115.33±25.17	140.00±48.88	120.00±34.30	92.67±17.80	0.967	0.915
4	030.00±06.03	049.33±12.00	049.00±24.06	057.33±17.90	38.00±10.41	1.979	0.739

ตารางที่ 30 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วขาวเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	1	10	20		
1	017.33±03.48	09.67±02.33	14.33±01.67	16.33±05.33	012.67±02.85	4.042	0.400
2	107.33±35.16	88.33±07.69	92.00±07.23	85.00±15.95	097.33±32.21	1.745	0.783
3	105.00±21.94	99.00±07.21	94.33±02.85	87.67±14.24	110.33±41.03	1.067	0.899
4	030.00±06.03	42.33±02.33	28.33±08.21	46.00±10.21	048.33±18.10	4.851	0.303

ตารางที่ 31 จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดระหว่างสัปดาห์ที่ 1-4 เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียวเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

สัปดาห์ที่	จำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)					χ^2	P
	0	0.1	1	10	20		
1	017.33±03.48	011.67±02.40	14.67±04.26	023.00±06.25	13.67±05.67	3.242	0.519
2	107.33±35.16	122.67±23.38	85.33±16.50	153.33±38.49	79.00±13.61	4.784	0.310
3	105.00±21.94	130.33±31.20	80.00±23.52	156.00±28.55	91.33±32.33	5.243	0.263
4	030.00±06.03	040.67±03.93	31.67±17.70	049.00±11.59	50.00±15.13	2.446	0.654

ตารางที่ 32 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงงวง ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	17.33±3.48	17.33±3.48	17.33±3.48	0.000	1.000
0.001	15.67±3.18	09.67±2.33	11.67±2.40	2.755	0.252
0.01	20.67±4.41	14.33±1.67	14.67±4.26	1.703	0.426
0.1	16.67±6.17	16.33±5.33	23.00±6.25	0.904	0.636
1	14.00±2.08	12.67±2.85	13.67±5.67	0.429	0.806

ตารางที่ 33 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวง ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	107.33±35.16	107.33±35.16	107.33±35.16	0.000	1.000
0.001	102.33±23.56	088.33±07.69	122.67±23.38	1.155	0.561
0.01	106.67±22.70	092.00±07.23	085.33±16.50	0.355	0.837
0.1	129.67±24.55	085.00±15.95	153.33±38.49	3.466	0.176
1	095.00±12.70	097.33±32.21	079.00±13.61	0.560	0.755

ตารางที่ 34 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวง ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	105.00±21.94	105.00±21.94	105.00±21.94	0.000	1.000
0.001	115.33±25.17	099.00±07.21	130.33±31.20	1.155	0.561
0.01	140.00±48.88	094.33±02.85	080.00±23.52	1.422	0.491
0.1	120.00±34.30	087.67±14.24	156.00±28.55	2.222	0.329
1	092.67±17.80	110.33±41.03	091.33±32.33	0.000	1.000

ตารางที่ 35 จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ที่เกิดในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงงวง ข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

ความเข้มข้น (%)	จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด (mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	30.00±06.03	30.00±06.03	30.00±06.03	0.000	1.000
0.001	49.33±12.00	42.33±02.33	40.67±03.93	0.090	0.955
0.01	49.00±24.06	28.33±08.21	31.67±17.70	0.694	0.706
0.1	57.33±17.90	46.00±10.21	49.00±11.59	0.068	0.966
1	38.00±10.41	48.33±18.10	50.00±15.13	0.291	0.864

3. การยับยั้งการกินของด้วงวงข้าวโพด

3.1 การยับยั้งการกินโดยเม็ดแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาวและ ถั่วเขียว

จากการทดสอบการยับยั้งการกินโดยให้ด้วงวงข้าวโพดกินเม็ดแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียว ที่ความเข้มข้นต่างๆกันพบว่า ความเข้มข้นที่เพิ่มขึ้นของเม็ดแป้งทั้งสามชนิดมีผลทำให้การกินของด้วงวงข้าวโพดลดลง (ตารางที่ 36) ผลการทดลองนี้สอดคล้องกับการทดลองของ Nardon และ Grenier (1989) ซึ่งรายงานว่าเมื่อให้ *S. oryzae* กินเม็ดแป้งถั่วพบว่าทำให้เกิดแก๊สในลำไส้และลำไส้ของ *S. oryzae* เกิดการขยายตัวทำให้ไม่สามารถกินอาหารต่อไปได้

จากการศึกษาการยับยั้งการกินของด้วงวงข้าวโพดเมื่อให้ด้วงวงข้าวโพดกินเม็ดแป้งสาธิตที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และ ถั่วเขียว ที่คลุกผสมกับแป้งสาธิตที่ความเข้มข้นเดียวกันพบว่า ชนิดของแป้งถั่วไม่มีผลต่อการกินของด้วงวงข้าวโพด ยกเว้นแป้งถั่วทั้งสามชนิดที่ความเข้มข้น 0.1% มีความแตกต่างกันระหว่างชนิดของแป้งถั่ว (ตารางที่ 38)

ตารางที่ 36 ผลของความเข้มข้นเม็ดแป้งถั่วแต่ละชนิดที่มีต่อการยับยั้งการกินของด้วงงวงข้าวโพด(N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

		น้ำหนักของเม็ดแป้งถั่วที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกิน (mean ± S.E.)					χ^2	P
ถั่ว	% ความเข้มข้น	0	0.1	1	10	20		
ถั่วแดงหลวง		0.0243±0.0007a	0.0223±0.0012b	0.0213±0.0013a	0.0070±0.0012a	0.0060±0.0010b	11.534	0.021*
ถั่วขาว		0.0243±0.0007a	0.0247±0.0009b	0.0207±0.0017a	0.0130±0.0050a	0.0077±0.0015b	10.781	0.029*
ถั่วเขียว		0.0243±0.0007a	0.0150±0.0036b	0.0193±0.0057a	0.0067±0.0018a	0.0040±0.0006b	10.781	0.029*

หมายเหตุ น้ำหนักของเม็ดแป้งถั่วที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกินที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P=0.05)

3.2 การยับยั้งการกิน โดยเม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาวและ ถั่วเขียว

จากการทดสอบการยับยั้งการกิน โดยให้ด้วงงวงข้าวโพดกินเม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียว ที่ความเข้มข้นต่างๆกัน พบว่าความเข้มข้นของเม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วขาว และถั่วเขียว มีผลทำให้การกินของด้วงงวงข้าวโพดลดลงอย่างมีนัยสำคัญ ส่วนเม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวงไม่มีผลต่อการกินของด้วงงวงข้าวโพด (ตารางที่ 37) ผลทดลองนี้สอดคล้องกับการทดลองของ Hou and Taylor (2006) ที่พบว่าเมื่อให้ *S. oryzae* กิน protein rich pea flour และ pea flour extract หรือ pea peptides ทำให้การกินของ *S. oryzae* ลดลง เนื่องจากเมื่อกิน protein rich pea flour และ pea flour extract หรือ pea peptides ทำให้เกิดแก๊สในลำไส้ของ *S. oryzae* เกิดการขยายตัวของผนังลำไส้ทำให้ *S. oryzae* ไม่สามารถกินได้ มีความเป็นไปได้สูงกว่าเม็ดแป้งที่ผสมกับ Protein rich pea flour และ pea flour extract หรือ pea peptides ที่ให้ *S. oryzae* กิน 3 วันนั้นมีผลไปกระตุ้นตัวรับของผนังลำไส้ของ *S. oryzae* ทำให้เกิดเป็นฟองอากาศเป็นสาเหตุให้ยับยั้งการกิน (Bernays and Simpson, 1982) Hou and Taylor (2006) กล่าวอีกว่า protein rich pea flour และ pea flour extract หรือ pea peptides เป็นสาเหตุทำให้เนื้อเยื่อลำไส้ของ *S. oryzae* ตาย และเนื้อเยื่อที่ตายนั้นเป็นสาเหตุที่ทำให้เกิดฟองอากาศทำให้ระบบการทำงานของเซลล์เสียหายจากการเฝ้าสังเกตทางเดินอาหารของ *S. oryzae* หลังจากที่ยัง *S. oryzae* ไว้ 4 วัน พบว่า *S. oryzae* ตาย Hou และ Taylor (2006) จึงได้นำแมลงที่ตายมาผ่าดูมีความเป็นไปได้สูงว่า pea peptides มีความเป็นพิษโดยตรงต่อ peritrophic membrane หรือ microvilli ของ midgut epithelium cells Taylor *et al.* (2004c) กล่าวว่าใน pea flour extract มีสารหลากหลายชนิดประกอบอยู่เช่น soyasaponins และ lysolactins ซึ่งสารสองชนิดนี้เป็นสาเหตุทำให้เกิดฟองอากาศในลำไส้ของแมลงซึ่งมีความเป็นพิษ และมีผลไปยับยั้งการกินของแมลง

เมื่อเปรียบเทียบเม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วทั้งสามชนิดกับชุดควบคุม (เม็ดแป้งสาลีที่ไม่ผสมกับแป้งถั่ว) โดยให้ด้วงงวงข้าวโพดกินเม็ดแป้งโปรตีนถั่วแดงหลวงที่ความเข้มข้นต่างๆ พบว่าน้ำหนักที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกินไม่แตกต่างกันระหว่างความเข้มข้นในทำนองเดียวกันเมื่อให้ด้วงงวงข้าวโพดกินเม็ดโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วขาว และเม็ดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วเขียวที่ความเข้มข้น ต่างๆ พบว่า น้ำหนักที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกินแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ (ตารางที่ 37)

จากการศึกษาการกินเม็ดโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และ ถั่วเขียว ที่คลุกผสมกับแป้งสาลีที่ความเข้มข้นเดียวกันพบว่า เม็ดแป้งทั้งสามชนิด ไม่มีผลต่อน้ำหนักที่ถูกด้วง

วงข้าวโพดกิน ยกเว้นเมล็ดแป้งั่วทั้งสามชนิดที่ความเข้มข้น 1% มีความแตกต่างกัน
ระหว่างชนิดของเมล็ดแป้งั่ว (ตารางที่ 39)



ตารางที่ 37 ผลของความเข้มข้นโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดที่มีต่อการกินของด้วงงวงข้าวโพด(N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

		น้ำหนักของเมล็ดแป้งถั่วที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกิน (mean ± S.E.)					χ^2	P
ถั่ว	% ความเข้มข้น	0	0.1	1	10	20		
ถั่วแดงหลวง		0.0089±0.0011	0.0148±0.0002	0.0156±0.0013	0.0184±0.0026	0.0086±0.0004	6.900	0.1413
ถั่วขาว		0.0089±0.0011a	0.0120±0.0013a	0.0177±0.0005b	0.0131±0.0023a	0.0063±0.0005a	11.307	0.0233*
ถั่วเขียว		0.0089±0.0011a	0.0105±0.0009b	0.0154±0.0023a	0.0121±0.0013b	0.0089±0.0011b	9.333	0.0532*

หมายเหตุ น้ำหนักของเมล็ดแป้งถั่วที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกินที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P=0.05)

ตารางที่ 38 ผลของชนิดแป้งถั่วที่มีต่อการยับยั้งการกินของด้วงงวงข้าวโพด (N=3):

Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

น้ำหนักของเม็ดแป้งถั่วที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกิน					
ความเข้มข้น (%)	(mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	0.0243±0.0007	0.0243±0.0007	0.0243±0.0007	NaN	NA
0.1	0.0223±0.0012	0.0247±0.0009	0.0150±0.0036	6.330	0.042*
1	0.0213±0.0013	0.0207±0.0017	0.0193±0.0057	0.988	0.61
10	0.0070±0.0012	0.0130±0.0050	0.0067±0.0018	1.717	0.423
20	0.0060±0.0010	0.0077±0.0015	0.0040±0.0006	4.170	0.124

หมายเหตุ น้ำหนักของเม็ดแป้งถั่วที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกินที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P=0.05$)

NaN= no a number, NA = not available

ตารางที่ 39 ผลของชนิดโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการยับยั้งการกินของด้วงงวงข้าวโพด (N=3): Kruskal-Wallis one-way analysis of variance

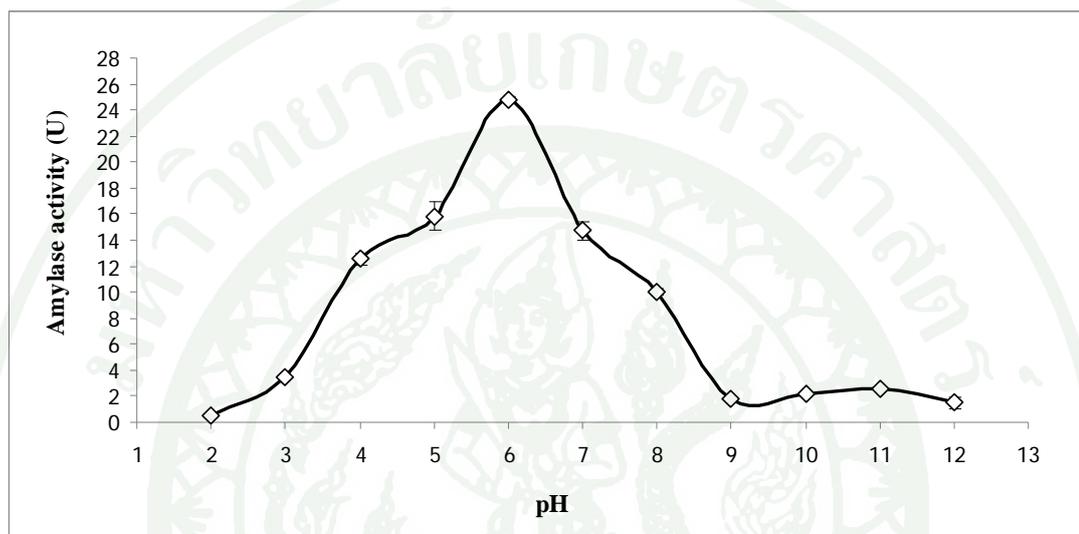
น้ำหนักของเม็ดแป้งโปรตีนถั่วที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกิน					
ความเข้มข้น (%)	(mean ± S.E.)			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	0.0089±0.0011	0.0089±0.0011	0.0089±0.0011	NaN	NA
0.001	0.0148±0.0002	0.0120±0.0013	0.0105±0.0009	3.501	0.173
0.01	0.0156±0.0013	0.0177±0.0005	0.0154±0.0023	0.022	0.988
0.1	0.0184±0.0026	0.0131±0.0023	0.0121±0.0013	2.890	0.235
1	0.0086±0.0004	0.0063±0.0005	0.0089±0.0011	7.322	0.025*

หมายเหตุ น้ำหนักของเม็ดแป้งถั่วที่ถูกด้วงงวงข้าวโพดกินที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันภายในแถวเดียวกัน ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P=0.05$)

NaN= no a number, NA = not available

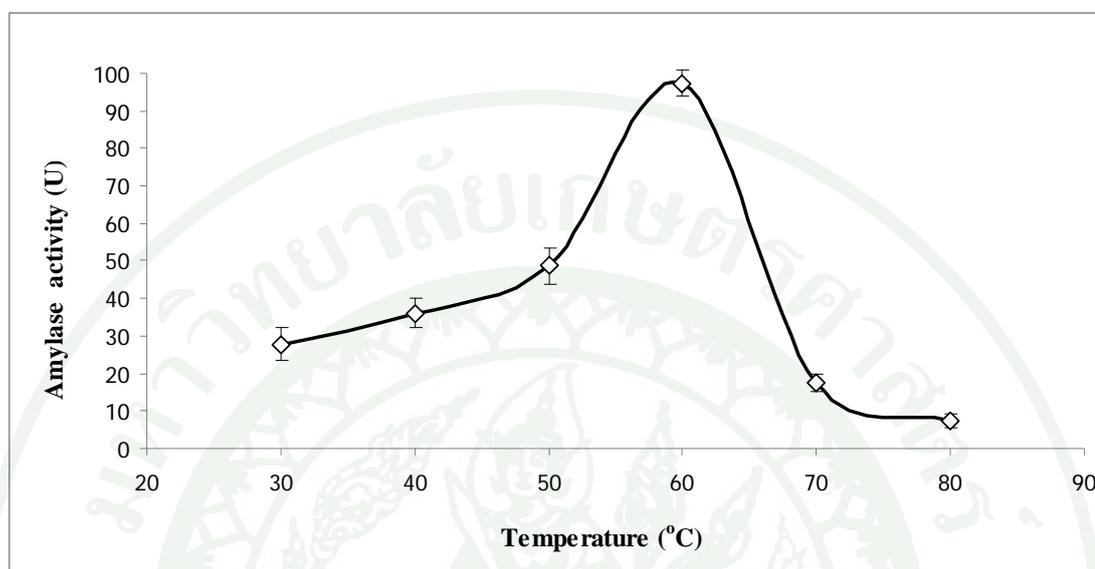
4. ศึกษาคุณลักษณะของเอนไซม์ \square อะไมเลส

จากการศึกษากิจกรรมจำเพาะของเอนไซม์ \square อะไมเลสที่สกัดจากด้วงวงข้าวโพดระยะตัวเต็มวัยในสภาวะเปลี่ยนแปลง pH 2-12 ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส พบว่า pH ที่เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์ \square อะไมเลสที่ได้จากด้วงวงข้าวโพดมีค่าเท่ากับ 6 (ภาพที่ 10)



ภาพที่ 10 กิจกรรมจำเพาะ (Mean \pm SE) ของเอนไซม์ \square อะไมเลสที่สกัดจากตัวเต็มวัยของด้วงวงข้าวโพดใน pH 2-12 ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส

เมื่อศึกษากิจกรรมจำเพาะของเอนไซม์ α อะไมเลสที่สกัดจากด้วงงวงข้าวโพด
 ระยะตัวเต็มวัยที่ optimal pH ที่อุณหภูมิ 30-80 องศาเซลเซียส พบว่าเอนไซม์มีกิจกรรมจำเพาะดี
 ที่สุดที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส (ภาพที่ 11)

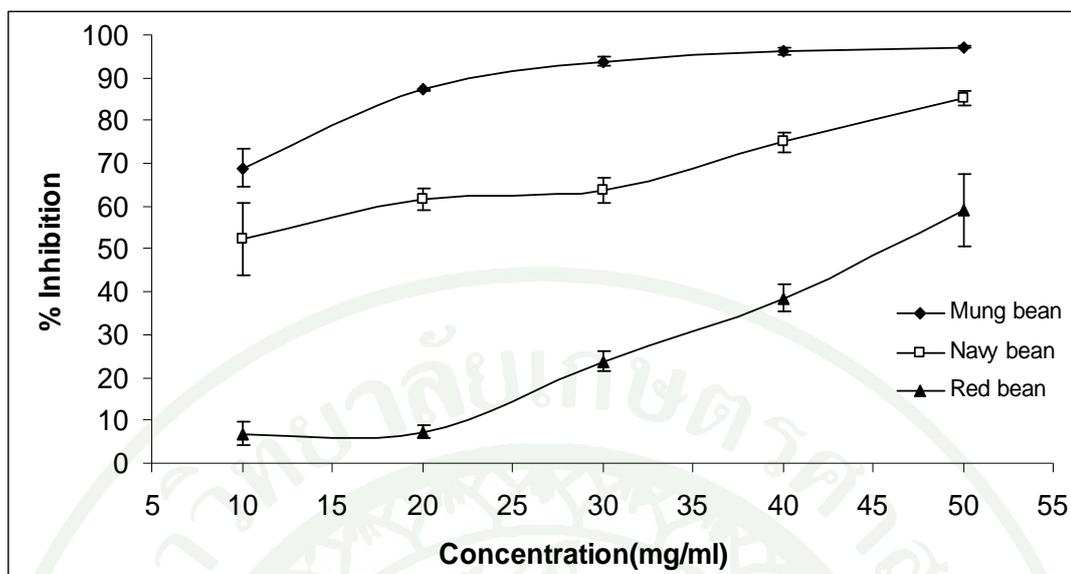


ภาพที่ 11- กิจกรรมจำเพาะ (Mean±SE) ของเอนไซม์อะไมเลสที่สกัดจากตัวเต็มวัยของด้วงงวงข้าวโพด
 ที่ optimal pH และ ที่อุณหภูมิ 30-80 องศาเซลเซียส

การศึกษาผลของสารสกัดจากถั่วทั้ง 3 ชนิดต่อการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์ α อะไมเลสที่สกัดจากด้วงงวงข้าวโพดพบว่าสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วเขียวมีประสิทธิภาพในการยับยั้งเอนไซม์จากด้วงงวงข้าวโพดมากกว่าสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วขาวและถั่วแดงหลวงตามลำดับ การยับยั้งการทำงานของเอนไซม์จะเพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วเพิ่มขึ้น (ภาพที่ 12)

Ittipon (2007) รายงานว่าสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วเขียว 4 สายพันธุ์ ได้แก่ สายพันธุ์ KPS1, CN36, M5-16 และ M5-29 พบว่าสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วเขียว 4 สายพันธุ์สามารถยับยั้ง α อะไมเลสที่สกัดจาก *C. maculatus* ได้ 100 เปอร์เซ็นต์ และการยับยั้งการทำงานของเอนไซม์จะเพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วเพิ่มขึ้น

สารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วทั้ง 3 ชนิดน่าจะมีบทบาทในการไปยับยั้งการกินของด้วงงวงข้าวโพด เนื่องจากสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วทั้ง 3 ชนิดไปยับยั้งการทำงานของ α อะไมเลสของด้วงงวงข้าวโพด ทำให้ด้วงงวงข้าวโพดไม่สามารถย่อยอาหารได้ ทำให้กินอาหารลดลง ส่งผลให้การออกลูกลดลงและตายในที่สุด



ภาพที่ 12 เปอร์เซ็นต์ การยับยั้ง (Mean±SE) ของโปรตีนสกัดจากถั่ว 3 ชนิดที่มีต่อเอนไซม์อะไมเลสของด้วงงวงข้าวโพด

สรุปและข้อเสนอแนะ

1. การทดสอบความเป็นพิษของแป้งถั่วและโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่ว 3 ชนิด

จากการศึกษาความเป็นพิษของแป้งถั่วที่มีต่อด้วงงวงข้าวโพด พบว่าแป้งถั่วเป็นสาเหตุให้ด้วงงวงข้าวโพดมีการตายเพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นเพิ่มขึ้น และด้วงงวงข้าวโพดที่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วนาน 2 สัปดาห์มีการตายมากกว่าที่ 1 สัปดาห์

เมื่อนำโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียวมาคลุกผสมกับข้าวที่ความเข้มข้นต่างๆ พบว่าไม่ทำให้ด้วงงวงข้าวโพดตายน้อยและไม่แตกต่างจากชุดควบคุมเมื่อเปรียบเทียบกับข้าวที่ไม่ได้ผสมโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว

2. ผลของแป้งถั่วและโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว 3 ชนิดที่มีต่อจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด

จากการติดตามการออกลูกด้วงงวงข้าวโพดหลังจากที่ให้ด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียวนาน 1 และ 2 สัปดาห์ พบว่าข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วทั้งสามชนิดนั้นมีผลทำให้จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพดลดลงเมื่อความเข้มข้นของแป้งถั่วเพิ่มขึ้น ทั้งที่ 1 และ 2 สัปดาห์

เมื่อให้ด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียว พบว่า ความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดไม่มีผลต่อ จำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด ทั้งที่ 1 และ 2 สัปดาห์

3. การยับยั้งการกินของด้วงงวงข้าวโพด

จากการศึกษาการยับยั้งการกินของด้วงงวงข้าวโพดโดยให้ด้วงงวงข้าวโพดกินเมล็ดแป้งสาลีที่ผสมแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียวที่ความเข้มข้นต่างๆกัน เป็นเวลา 3 วัน พบว่าแป้งถั่วทั้งสามชนิดทำให้การกินของด้วงงวงข้าวโพดลดลงเมื่อความเข้มข้นของแป้งถั่วแต่ละชนิดเพิ่มขึ้น

เมื่อนำเมล็ดแป้งสาลีที่ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวง ถั่วขาว และถั่วเขียว ที่ความเข้มข้นต่างๆกัน ให้ด้วงงวงข้าวโพดกินเป็นเวลา 3 วัน พบว่าโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วขาว และถั่ว

เขียว มีผลทำให้การกินของด้วงวงข้าวโพดลดลง ส่วนโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดง
หลวงไม่ทำให้การกินของด้วงวงข้าวโพดลดลง

4. คุณลักษณะของเอนไซม์ α อะไมเลสจากด้วงวงข้าวโพด

จากการศึกษากิจกรรมจำเพาะของเอนไซม์ที่สกัดจากด้วงวงข้าวโพดระยะตัวเต็มวัย พบว่า
pH และอุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์ α อะไมเลส คือ pH 6 และอุณหภูมิ 60 องศา
เซลเซียส

จากการศึกษาการยับยั้งเอนไซม์อะไมเลสที่สกัดจากด้วงวงข้าวโพดพบว่าสารยับยั้ง
เอนไซม์ที่สกัดจากถั่วเขียวมีประสิทธิภาพในการยับยั้งดีกว่า สารยับยั้งเอนไซม์จาก ถั่วขาวและถั่ว
แดงหลวง ตามลำดับ และสารยับยั้งเอนไซม์ที่สกัดจากถั่วสามารถยับยั้งการทำงานของเอนไซม์จาก
ด้วงวงข้าวโพดได้ดีขึ้นเมื่อความเข้มข้นเพิ่มขึ้น

โปรตีนสกัดจากถั่วทั้ง 3 ชนิดน่าจะมีผลต่อการยับยั้งเอนไซม์ α อะไมเลสที่สกัดจากด้วง
วงข้าวโพดซึ่งโปรตีนสกัดจากถั่วทั้งสามชนิดอาจจะไม่มีผลต่อการตายด้วงวงข้าวโพดโดยตรง
แต่มีผลไปยับยั้งการย่อยอาหารของด้วงวงข้าวโพดทำให้ด้วงวงข้าวโพดกินอาหารได้น้อยลงและ
มีผลทำให้ด้วงวงข้าวโพดออกลูกลดลงและอาจตายในที่สุด

ข้อเสนอแนะ

1. จากการศึกษาความเป็นพิษของแป้งถั่ว ในขณะนี้ยังไม่ทราบว่าในแป้งถั่วมีส่วนประกอบ
อะไรบ้าง จึงควรศึกษาต่อไปว่าในแป้งถั่วมีส่วนประกอบใดที่ทำให้เกิดการตายของด้วงวงข้าวโพด
2. จากการศึกษาในครั้งนี้พบว่าแป้งถั่วมีผลทำให้ด้วงวงข้าวโพดตายได้ น่าจะเป็นแนวทาง
ให้ผู้ประกอบการทางด้านโรงเก็บนำไปประยุกต์ใช้ในการควบคุมประชากรของแมลงได้โดยที่ไม่มี
สารพิษตกค้างเป็นอันตรายต่อผู้บริโภค
3. ควรจะมีการศึกษาต่อไปถึงกลไกที่ไปยับยั้งการทำงานของเอนไซม์จากด้วงวงข้าวโพด
และศึกษาว่าสารยับยั้งชนิดใดที่ทำให้ด้วงวงข้าวโพดตาย

เอกสารและสิ่งอ้างอิง

กอบเกียรติ บันสิทธิ์. 2532. สารรมพิษการเกษตรบ้านเรา. วารสารเคหะการเกษตร 13(4): 101-105.

กุสุมา นวลวัฒน์. 2544. การทำลายและความเสียหายเนื่องมาจากแมลงศัตรูผลผลิตเกษตร. วารสารกัญและสัตววิทยา 23(2): 115-119.

_____ 2544. การป้องกันกำจัดโดยการใช้สารเคมี, น. 53-74. ใน กุสุมา นวลวัฒน์ (ผู้รวบรวม), เอกสารประกอบการบรรยายการฝึกอบรมหลักสูตร. แมลงศัตรูผลผลิตเกษตรและการป้องกันกำจัด. 5-7 มิถุนายน 2544. กองกัญและสัตววิทยา. กรมวิชาการเกษตร. กรุงเทพฯ.

งามชื่น คงเสรี, สุนันทา วงศ์ปิยชน, พูลศรี สว่างจิตร และ ประนอม มงคลบรรจง. 2543. การพัฒนาบรรจุภัณฑ์เพื่อรักษาคุณภาพข้าวสารเพื่อการส่งออก. วารสารวิชาการเกษตร 17 (3): 239-253.

_____ 2544. แมลงศัตรูผลผลิตผลเกษตร, น. 1-45. ใน กุสุมา นวลวัฒน์, ผู้รวบรวม. เอกสารประกอบการบรรยายการฝึกอบรมหลักสูตรแมลงศัตรูผลผลิตเกษตรและการป้องกันกำจัด. 5-7 มิถุนายน 2544. กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร กรุงเทพฯ.

_____ 2545. คุณภาพข้าวสวย, น. 11-30. ใน กุสุมา นวลวัฒน์, ผู้รวบรวม. คุณภาพข้าวและการตรวจสอบข้าวปนในข้าวหอมมะลิไทย. กรมวิชาการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์.

จันทร์หา เป็นสุข. 2545. ผลของการใช้สารสกัดจากพริกขี้หนู (*Capsicum frutescens* L.) ต่อความเป็นพิษและการทำงานของเอนไซม์ เอสเทอร์เลส และ กลูตาไทโอน เอส-ทรานเฟอร์ส ในตัวงวงข้าวโพด (*Sitophilus zeamais* Motschulsky). วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

ชุมพล กันทะ. 2533. หลักการป้องกันกำจัดแมลงศัตรูในโรงเก็บ. มหาวิทยาลัยขอนแก่น.

- ชูวิทย์ สุขปรากฏ. 2519. แมลงศัตรูผลผลิตในโรงเก็บที่สำรวจพบในประเทศไทย. วารสาร
วิทยาศาสตร์การเกษตร 9: 501-504.
- _____ 2525. แมลงศัตรูผลผลิตเกษตรในโรงเก็บ. เอกสารประกอบการบรรยาย
การฝึกอบรมเรื่องแมลง-ศัตรูพืชและการป้องกัน. 9-10 มีนาคม 2525. กองกัญและสัตว
วิทยา. กรมวิชาการเกษตร, กรุงเทพฯ.
- บุษรา จันทร์แก้วมณี. 2544. เทคนิคการใช้สารรมในการกำจัดแมลงศัตรูผลผลิตเกษตร, น. 85-
110. ใน1/ กุสุมา นวลวัฒน์, ผู้รวบรวม. เอกสารประกอบการบรรยายการฝึกอบรม
หลักสูตรแมลงศัตรูผลผลิตเกษตรและการป้องกัน. 5-7 มิถุนายน 2544. กองกัญและสัตว
วิทยา กรมวิชาการเกษตร กรุงเทพฯ.
- เบญจมาภรณ์ ฤทธิไธสง. 2545. ผลของน้ำมันหอมระเหยผกากรอง (*Lantana camera* Linn.)
กระเทียม (*Zingiber zerumbet* (Linn) Smith) ที่มีผลต่อดังถั่วเขียว (*Callosobruchus*
maculatus Fabricius) และด้วงงวงข้าวโพด (*Sitophilus zaemais* Motschulsky).
วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยขอนแก่น.
- พรทิพย์ วิสารทานนท์. 2540. เอกสารประกอบการบรรยายในการฝึกอบรมหลักสูตรแมลง-
ศัตรูพืช ครั้งที่ 9. 3 เมษายน. กองกัญและสัตววิทยา. กรมวิชาการเกษตร, กรุงเทพฯ.
- พรทิพย์ วิสารทานนท์. 2007. มุมสาระ. ที่มา : ศูนย์สารสนเทศ กรมวิชาการเกษตร. แหล่งที่มา:
<http://www.nrru.ac.th/knowledge/agr003.asp>, 13 สิงหาคม 2550.
- พิมพ์ ศิลาวัชญาไพบ. 2530. ผลของอุณหภูมิต่อการเจริญเติบโตของด้วงงวงข้าวโพด (*Sitophilus*
zaemais Motschulsky.). วารสารวิทยาศาสตร์ 41 (2): 75-78.
- ไพโรจิตร จันทร์วงศ์, วีรศักดิ์ อนันบุตร และ วิไลศรี ลิ้มปพยอม. 2528. การเก็บรักษาข้าวสารและ
ข้าวกล้องระยะยาว. วารสารวิชาการเกษตร 3 (8): 85-88.

ภาวิณี อาสน์สุวรรณ. 2548. ผลของอุณหภูมิที่มีต่อวงจรชีวิต อัตราการขยายพันธุ์ของด้วงงวง
ข้าวโพด (*Sitophilus zeamais* Motschulsky) และประสิทธิภาพของแตนเบียนหนอน
(*Theocolax elegans* Westwood). วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยขอนแก่น.

วิเชียร เสงส์สวัสดิ์. 2525. แมลงที่สำคัญทางเศรษฐกิจของผลผลิตเกษตรในโรงเก็บของประเทศไทย.
ภาควิชากีฏวิทยา คณะเกษตรศาสตร์. มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.

วันชัย จันทร์ประเสริฐ. 2542. เทคโนโลยีเมล็ดพันธุ์พืชไร่. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

วีรพงศ์ วุฒิพันธุ์ชัย. 2536. อาหารปลา. โอเดียนสโตร์ พิมพ์ครั้งที่ 1. กรุงเทพมหานคร.

วสกร บัลลังก์โพธิ์, จันทรา เป็นสุข, พรทิพย์ วิสารทนนท์, พิณทิพย์ วรรณสูตร และ สุรพล วิเศษ
สรรงค์. 2545. สารสกัดจากพริกขี้หนู (*Capsicum frutescens* L.) ในการควบคุมด้วงงวง
ข้าวโพด (*Sitophilus zeamais* Motschulsky). วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร 33 (6): 300-304

พีระศักดิ์ ศรีนิเวศน์, รังสฤษฎ์ กาวิต๊ะ และ ไสว พงษ์เก่า. 2527. โครงการเพิ่มผลผลิตถั่วเขียวโดย
การปรับปรุงวิธีการปลูก, น. 25-28 ใน รายงานค้นคว้าวิจัยประจำปี. มหาวิทยาลัย
เกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

สุมินทร์ สมทกุลดี. 2544. เมล็ดที่ได้รับการปรับปรุงพันธุ์โดยมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
ธนาคารเมล็ดพันธุ์พืช 50 ปี. แหล่งที่มา: <http://www.rdi.ku.ac.th/seed/Kps2.html>, 15
มีนาคม 2544

สุมินทร์ สมทกุลดี. 2546. เมล็ดที่ได้รับการปรับปรุงพันธุ์โดยมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
ธนาคารเมล็ดพันธุ์พืช 50 ปี. แหล่งที่มา: <http://www.rdi.ku.ac.th/seed/Pangda1.html>, 14
สิงหาคม 2546

อนุสรณ์ วิเศษสิงห์, อรุณี อิงคากุล, อรุณี วงศ์ปิยะสถิต และ เกียรติทิวิ ชูวงศ์โกมล. 2551.
การศึกษาคุณลักษณะของเอนไซม์อะไมเลสจากด้วงถั่วเขียว, น. 412-417 (709 หน้า) ใน
เรื่องเติมการประชุมทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 46 (สาขา
วิทยาศาสตร์). มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ

อุดม อริชชาติ. 2521. **แมลงศัตรูผลผลิตการเกษตรในโรงเก็บของประเทศไทย**. ภาควิชากีฏวิทยา คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.

Bannakan, I., P. Hormchan, A. Wongpiyasatid and A. Engkakul. 2007. Effects of α – amylase inhibitor on mung bean weevil, *Callosobruchus maculatus*, *in vivo* and *in vitro* and on barley malt α -amylase *in vitro*. **Kasetsart J. (Nat. Sci.)**. 38: 207-215.

Bell, E.A. 1978. Toxins in seeds, pp. 143–161. *In* J.B. Harborne, eds. **Biochemical Aspects of Plant and Animal Coevolution**. Academic Press Inc., New York.

Bernfeld, P. 1955. Amylase α - and β -, pp 1: 149-158. *In* S.P. Colowich and N.O. Kaplan, eds. **Method in Enzymology**. Academic Press, New York, Vol.

Bernays, E.A. and S.J. Simpson. 1982. Control of food intake. **Advan. in Insect. Phys.** 16:59-118

Bodnaryk, R.P., P.G. Fields, Y.S. Xie and K.A. Fulcher. 1997. **Insecticidal Factor from Peas**. USA Patent 5,955,082.

Coombs, C.W., C.J. Billings and J.E. Porter. 1997. The effect of yellow split-peas (*Pisum sativum* L.) and other pulses on the productivity of certain of *Sitophilus oryzae* (L.) (Coleoptera: Curculionidae) and the ability of other strains to breed thereon. **J. Stored Prod. Res.** 13: 53-58.

Conover, W.J. 1980. **Practical Nonparametric Statistics**. John Wiley & Sons, Inc., Canada.

Davidson, R.H. and W. F. Lyon. 1979. **Insect Pests of Farm, Garden and Orchard**. 7 th ed. John Wiley & Sons, Inc, New York.

Dayler, C.S.A., P.A.M. Mendes, M.V. Prates, C. Bloch, Jr., O.L. Franco and M.F. Grossi de Sá. 2005. Identification of a novel bean α -amylase inhibitor with chitinolytic activity. **FEBS Letter**. 579(25): 5616-5620.

Delobel, B., A. Grenier, J. Gueguen, E. Ferrasson and M. Mbailao. 1998. **Use of a Polypeptide Derived from a PA1b Legume Albumen as Insecticide**. Patent No. WO 99/58695.

Dobie, P. 1974. The laboratory assessment of the inherent susceptibility of maize varieties to postharvest infestation by *Sitophilus zeamais* Motsch. (Coleoptera : Curculionidae). **J. Stored Prod. Res.** 10: 183-197.

Edwards, C.A. and G.W. Heath. 1964. **The Principle of Agriculture Entomology**. Chapman & Hall, Inc., London.

Engkagul, A., P. Hormchan and A. Wongpiyasatid. 2004. Gamma-irradiation induced alteration in mungbean α -amylase inhibitory activities: effect on α -amylase and development of mungbean weevil (*Callosobruchus maculatus*). **Kasetsart J. Nat. Sci.** 38: 207–215.

Fields, P.G., Y.S. Xie and X. Hou. 2001. Repellent effect of pea (*Pisum sativum*) fraction against stored-product insect. **J. Stored Prod. Res.** 37: 359-370

Floyd, E.H. and L.D. Newsom. 1959. Biological study of the rice weevil complex. **J. Ann. Entomol. Soc. Amer.** 52: 687-694.

Franco, O.L., D.J. Rigden, F.R. Melo, C.Jr. Bloch, C.P. Silva and M.F. Grossi de Sá. 2000. Activity of wheat R-amylase inhibitors towards bruchid R-amylases and structural explanation of observed specificities. **Eur. J. Biochem.** 267: 2166–2173.

Franco, O. L., D.J. Rigden, F.R. Melo and M.F. Grossi de Sá. 2002. Plant R-amylase inhibitors and their interaction with insect R-amylase. **Eur. J. Biochem.** 269 2: 397–412.

- Harborne J.B., D. Boulter and B.L. Turner. 1971. **Chemotaxonomy of the Leguminosae.** Academic Press Inc., London.
- Hayashi, T., S. Nakamura, P. Visarathanonth, J. Uraichuen, and R. Kengkanpanich. 2004. Stored product insect pest and their natural enemies in Thailand, p. 79 *In* **JIRCAS International Agriculture Series 13.**
- Holloway, G.J. 1986. The potency and effect of phytotoxins within yellow split-pea (*Pisum sativum*) and adzuki bean (*Vigna angularis*) on survival and reproductive potential of *Sitophilus oryzae* (L.) (Coleoptera: Curculionidae). **Bull. Entomol. Res.** 76: 287-295.
- Hong, Y.S. and M.I. Ryoo. 1991. Effect of temperature on the function and numerical response of *Lariophagus distinguendus* (Hymenoptera: Pteromalidae) to various densities of the host, *Sitophilus oryzae* (Coleoptera: Curculionidae). **J. Econ. Entomol.** 84(3): 837-840.
- Hou, X. and P.G. Fields. 2003a. Granary trial of protein-enriched pea flour for the control of three stored-product insects in barley. **J. Econ. Entomol.** 96: 1005-15.
- Hou, X. and W. Taylor. 2006. Effect of pea flour extract on *Sitophilus oryzae*. **Can. Entomol.** 138: 95-103.
- Ishimoto, M. and K. Kitamura. 1989. Growth inhibitory effects of an - α amylase inhibitor from kidney bean, *Phaseolus vulgaris* (L.) on three species of bruchids (Coleoptera: Bruchidae). **Appl. Ent. Zool.** 24: 281-286
- Ishimoto, M. and M.J. Chrispeels. 1996. Protective mechanism of the Mexican bean weevil against high levels of R-amylase inhibitor in the common bean (*Phaseolus vulgaris*). **Plant Phys.** 111: 393-401.

- Iulek, J., O.L. Franco, M. Silva, T. Silvinski, C.Jr. Bloch, J. Rigden and M. F. Grossi de Sá. 2000. Purification, biochemical characterization and partial primary structure of a new R-amylase inhibitor from *Secale cereale* (rye). **Int. J. Biochem. Cell Biol.** 32: 1195–1204.
- Jomruang, K. 1992. **Corn weevil (*Sitophilus zeamais* Motschulsky) and the effect of some organophosphate insecticides as post – harvest grain and seed protectant in field corn.** M.S. Thesis, Kasetsart University.
- Kumar P.P., S. Mohan and G. Balasubramanian. 2003. Effect of whole-pea flour and a protein-rich fraction as repellents against stored-product insects, **J. Stored Prod. Res.** 40: 547-552.
- Kumar P.P., S. Mohan and K. Ramaraju. 2004. Protein-enriched pea flour extract protects stored milled rice against the rice weevil, *Sitophilus oryzae*. **J. Insect Sci.** 4: 26.
- Louis, S., B. Delobel, F. Gressent, I. Rahioui, L. Quillien, A. Vallier and Y. Rahbe. 2004. Molecular and biological screening for insect-toxic seed albumins from four legume species. **Plant Sci.** 167(4): 705-714.
- Lowry, O.H., N.J. Rosebrough, A.L. Farr and R.J. Randell. 1951. Protein measurement with Folin phenol reagent. **J. Biol. Chem.** 193: 265-275.
- Madrid, F.J., N.D.G. White and S.R. Loschiavo. 1990. Insect in stored cereals and their association with farming practices in Southern Manitoba. **Canada Entomol.** 122: 515-523.
- Nardon, P. and A.M. Grenier. 1989. Endocytobiosis in Coleoptera: biological, biochemical, and genetic aspect, pp. 175-216 *In* W. Schwemmler and G. Gassner. eds. **Insect endocytobiosis: morphology, physiology, genetics, evolution.** CRC Press Inc., Boca Raton, Florida

Okelana, F.A., and C. N. Osuji. 1984. Influence of relative humidity at 30 °C on the oviposition, development and mortality of *Sitophilus zeamais* Motsch. (Coleoptera: Curculionidae) in maize kernels. **J. Stored Prod. Res.** 21: 13-19.

Subramanyam, B. and D.W. Hagstrum. 1996. **Integrated Management of Insects in Stored Products.** Marcel Dekker, Inc.: New York.

Sadasivam, S. and A. Manickam. 1996. Ammonium sulphate fractionation of proteins, p. 96–97. *In* S. Sadasivam and A. Manickam, eds. **Biochemical Methods.** New Age Publishers, New Delhi.

Samson, P.R., R.J. Parker and A.L. Jones. 1988. Comparative effect of grain moisture on the biological activity of protectants on stored corn. **J. Econ. Entomol.** 81: 949–954.

Schmidt, J. 1925. The breeding places of the eel. **Rep. Smithson. Inst.** 1924: 279-316.

Srinives, P., A. N.A Lampang, T. Teekachunhatean and N. Nagara. 1988. **Manual for Mungbean Seed Product.** Seed Div., Dept. of Agr. Ext., Min. of Agric. & coop., Bangkok, Thailand.

Subramanyam, B. and D.W. Hagstrum. 1996. **Integrated Management of Insects in Stored Products.** Marcel Dekker, Inc., New York.

Taylor, T.A. 1970. On the flight activity of *Sitophilus zeamais* Motsch. (Coleoptera, Curculionidae). and some other grain infesting beetles in the field and a store. **J. Stored Prod.Res.** 6: 295-306

Taylor, W.G., P.G. Fields and D.H. Sutherland. 2004a. Insecticidal components from field pea extracts: soyasaponins and lysolecithins. **J. Agr. Food Chem.** 52: 7484–7490.

_____, and J.L. Elder. 2004b. Insecticidal components from field pea extracts: isolation and separation of peptide mixtures related to pea albumin 1b. **J. Agr. Food Chem.** 52: 7491–7498.

_____, D.H. Sutherland, D.J.H. Olson, A.R.S. Ross, and P.G. Fields. 2004c. Insecticidal components from field pea extracts: sequences of some variants of pea albumin 1b. **J. Agr. Food Chem.** 52: 7499–7506.

Throne, J. E. 1994. Life history of immature maize weevils (Coleoptera : Curculionidae) on corn stored at constant temperatures and relative humidities in the laboratory. **Environ. Entomol.** 23(6): 1459–1471.

Wong, D.W.S. 1995. **Food Enzyme. : Structure and Mechanism.** Chapman and Hall, New York.

Xie, Y.S., R. Bodnaryk and P.G. Fields. 1996. A rapid and simple flour disk bioassay for testing substances active against stored product insects. **Canadian. Entomol.** 128: 865–875.



(ก) การวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนใน crude enzyme extract โดยวิธีการของ Lowry *et al.* (1951)

สารเคมี: 1. สารละลายมาตรฐานโปรตีน ได้แก่ สารละลาย bovine serum albumin (BSA)

เข้มข้น 1 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร

2. สารละลาย A ประกอบด้วย
 - คอปเปอร์ (II) ซัลเฟต 0.5 กรัม
 - โซเดียมซีเตต 1.0 กรัม
 - น้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร
3. สารละลาย B ประกอบด้วย
 - โซเดียมคาร์บอเนต 20 กรัม
 - สารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ 4 กรัม ปริมาตร 35 มิลลิลิตร
 - เติมน้ำกลั่นให้ได้ปริมาตร 1 ลิตร

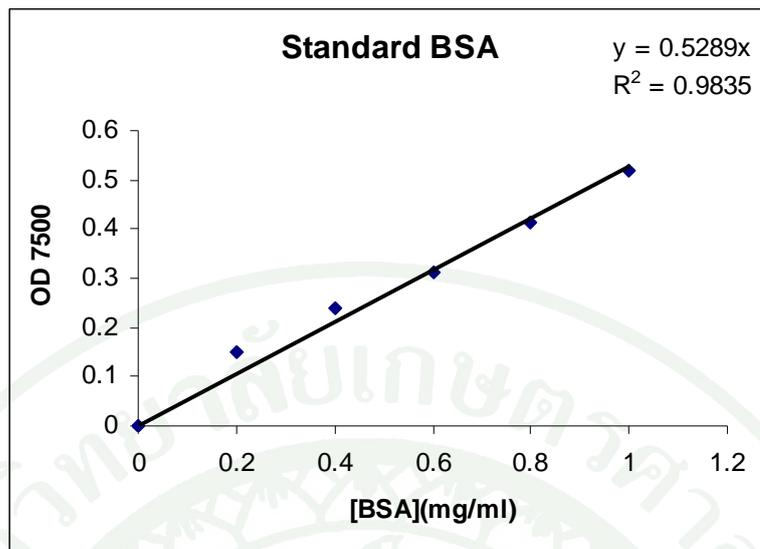
เตรียม reagent C โดยผสมสารละลาย A:B = 2:100

4. Folin-Ciocalteu (ผสมกับน้ำอัตราส่วน 1:1 ก่อนใช้)

วิธีการ: 1. การเตรียมสารละลายมาตรฐาน BSA

เตรียมสารละลาย BSA เข้มข้น 1 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร เจือจางให้ได้ความเข้มข้น 0.1-1.0 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ปิเปตต์มาความเข้มข้นละ 100 ไมโครลิตร เติม reagent ปริมาตร 3 มิลลิลิตร ตั้งทิ้งไว้ 10 นาที เติมสารละลาย Folin-Ciocalteu ปริมาตร 300 ไมโครลิตร ตั้งทิ้งไว้ในที่มีดำนาน 30 นาที วัดค่าการดูดกลืนแสงของสารละลายที่ความยาวคลื่น 750 นาโนเมตร เขียนกราฟมาตรฐาน แสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้น BSA (มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร) กับค่าการดูดกลืนแสงที่ 750 นาโนเมตร

2. การวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนใน crude enzyme extract
 - 2.1 ปิเปตต์ crude enzyme extract ปริมาตร 100 ไมโครลิตร (เจือจาง 100 เท่า) ผสมกับ reagent ปริมาตร 3 มิลลิลิตร ตั้งทิ้งไว้ 10 นาที
 - 2.2 เติมสารละลาย Folin-Ciocalteu ปริมาตร 300 ไมโครลิตร ตั้งทิ้งไว้ในที่มีดำนาน 30 นาที
 - 2.3 วัดค่าการดูดกลืนแสงของสารละลายที่ความยาวคลื่น 750 นาโนเมตร
 - 2.4 เปรียบเทียบกับกราฟมาตรฐาน BSA



ภาพผนวกที่ 1 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าการดูดกลืนแสงที่ 750 นาโนเมตรกับความเข้มข้นสารละลายมาตรฐาน BSA (มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร)

(ข) การเตรียมกราฟมาตรฐานน้ำตาลมอลโทส

สารเคมี: 1. สารละลายมาตรฐานน้ำตาลมอลโทสเข้มข้น 10 ไมโครโมลต่อมิลลิลิตร

2. สารละลาย 3,5-dinitrosalicylic acid (DNS) เข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์

วิธีการ: 1. เจือจางสารละลายมาตรฐานน้ำตาลมอลโทสให้ได้ความเข้มข้น 0.2-3.0 ไมโครโมลต่อมิลลิลิตร

2. ปิเปิดสารละลายมาตรฐานน้ำตาลมอลโทสแต่ละความเข้มข้นปริมาตร 125 ไมโครลิตรใส่ในหลอดทดลอง

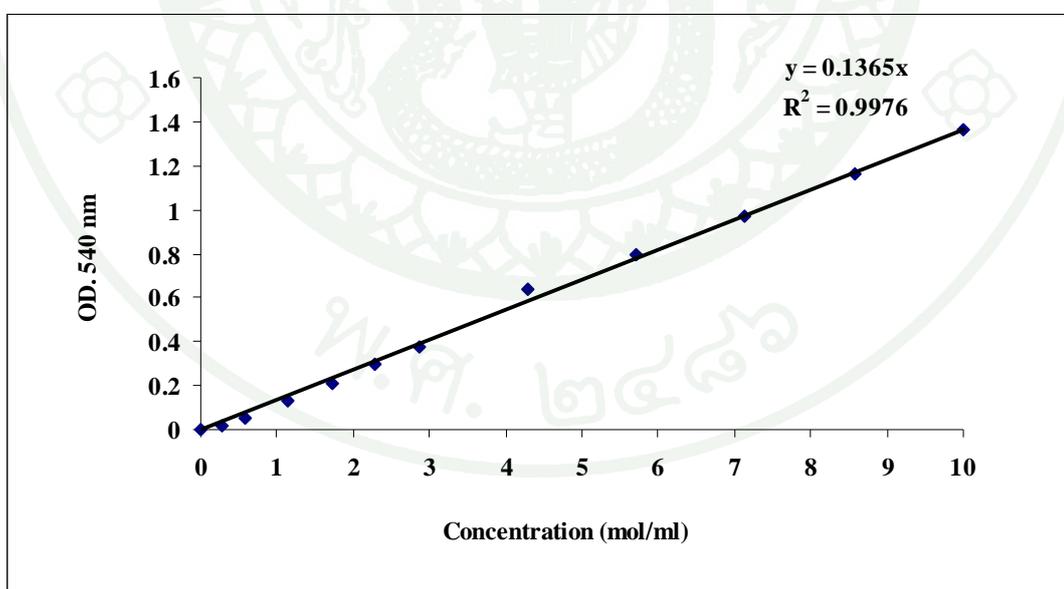
3. เติมสารละลาย DNS เข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ ปริมาตร 250 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน

4. ต้มในน้ำเดือดนาน 5 นาที ตั้งทิ้งไว้ให้เย็น

5. เติมน้ำกลั่นปริมาตร 2 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากัน

6. วัดค่าการดูดกลืนแสงของสารละลายที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร

7. นำค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้มาเขียนกราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของน้ำตาลมอลโทส (ไมโครโมลต่อมิลลิลิตร) กับค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร



ภาพผนวกที่ 2 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างค่าการดูดกลืนแสงที่ 540 นาโนเมตรกับความเข้มข้นสารละลายมาตรฐานน้ำตาลมอลโทส (ไมโครโมลต่อมิลลิลิตร)

1. ความเป็นพิษของแป้งถั่วและโปรตีนสกัดจากแป้งถั่ว

ตารางผนวกที่ 1 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์และ 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มรรยฐานของจำนวนด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่ตาย (N=20)								
ถั่ว	สัปดาห์	% ความเข้มข้น					χ^2	P
		0	0.1	1	10	20		
ถั่วแดงหลวง								
	1 สัปดาห์	0	0	0	3	4	5.235	0.264(NS)
	2 สัปดาห์	0	0	2	6	4	11.2785	0.024*
ถั่วขาว								
	1 สัปดาห์	0	0	2	2	4	12.177	0.016*
	2 สัปดาห์	0	0	4	5	7	11.599	0.021*
ถั่วเขียว								
	1 สัปดาห์	0	0	1	5	0	7.144	0.128(NS)
	2 สัปดาห์	0	0	1	13	12	12.081	0.017*

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 2 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วขาวที่มีต่อการตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วขาวเป็นเวลา 1 สัปดาห์

ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
	ความเข้มข้น (%)			
	0.1	1	10	20
0	1.33 (NS)	6.00*	6.83*	10.83*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant differente (observed differen value> critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ตารางผนวกที่ 3 ผลของความเข้มข้นของแป้งทั้งสามชนิดที่มีต่อการตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์

แป้งถั่ว	ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.1	1	10	20
แดงหลวง	0	0.00(NS)	6.16*	8.33*	8.00*
ขาว	0	0.00(NS)	6.67*	6.67*	9.16*
เขียว	0	0.00(NS)	4.16(NS)	8.33*	8.00*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant differente (observed differen value> critical difference at p=0.05)

NS= not significant differenc

ตารางผนวกที่ 4 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่ตาย (N=20)						
ความเข้มข้น (%)	ที่ตาย (N=20)			χ^2	P	
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว			
0	0	0	0	NaN	NA	
0.1	0	0	0	NaN	NA	
1	0	2	1	1.825(NS)	0.401(NS)	
10	3	2	5	1.553(NS)	0.459(NS)	
20	4	4	0	0.491(NS)	0.782(NS)	

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.
NaN= no a number, NA = not available

ตารางผนวกที่ 5 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการตายของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่ตาย (N=20)						
ความเข้มข้น (%)	ที่ตาย (N=20)			χ^2	P	
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว			
0	0	0	0	NaN	NA	
0.1	0	0	0	NaN	NA	
1	2	4	1	1.830(NS)	0.400(NS)	
10	6	5	13	2.531(NS)	0.282(NS)	
20	4	7	12	4.392(NS)	0.111(NS)	

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.
NaN= no a number, NA = not available

ตารางผนวกที่ 6 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนที่สกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการตาย 91
 ของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิด
 ต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์และ 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of
 variance table

มัธยฐานของจำนวนด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i> ที่ตาย (N=20)								
ถั่ว	สัปดาห์	% ความเข้มข้น					χ^2	P
		0	0.001	0.01	0.1	1		
ถั่วแดงหลวง								
	1 สัปดาห์	0	0	0	0	0	4	0.406(NS)
	2 สัปดาห์	0	0	0	0	0	4	0.406(NS)
ถั่วขาว								
	1 สัปดาห์	0	0	0	0	0	4	0.406(NS)
	2 สัปดาห์	0	0	0	0	0	3.2381	0.519(NS)
ถั่วเขียว								
	1 สัปดาห์	0	0	0	0	0	NaN	NA
	2 สัปดาห์	0	1	0	0	0	6.2222	0.183(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

NaN= no a number, NA = not available

ตารางผนวกที่ 7 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มาตรฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>							
ถั่ว	สัปดาห์	% ความเข้มข้น				χ^2	P
		0	0.1	1	10		
ถั่วแดงหลวง							
1 สัปดาห์	1	4	3	0	0	7.318	0.120(NS)
2 สัปดาห์	28	49	35	18	8	9.984	0.041*
3 สัปดาห์	36	50	20	7	5	11.952	0.018*
4 สัปดาห์	15	14	10	4	5	11.897	0.018*
ถั่วขาว							
1 สัปดาห์	1	5	0	1	0	6.391	0.171(NS)
2 สัปดาห์	28	81	27	10	2	10.978	0.027*
3 สัปดาห์	36	43	11	5	4	10.566	0.031*
4 สัปดาห์	15	14	7	3	2	10.995	0.027*
ถั่วเขียว							
1 สัปดาห์	1	4	5	1	0	6.140	0.189(NS)
2 สัปดาห์	28	65	28	7	0	4.725	0.317(NS)
3 สัปดาห์	36	53	23	8	10	7.555	0.109(NS)
4 สัปดาห์	15	20	10	6	2	9.544	0.049*

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 8 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วแดงหลวงที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับถั่วแดงหลวงที่ 1 สัปดาห์

สัปดาห์	ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.1	1	10	20
2	0	4.33 (NS)	1.66 (NS)	3.33 (NS)	6.00*
3	0	0.33 (NS)	5.33*	6.66*	10.00*
4	0	1.00 (NS)	5.33*	9.00*	9.66*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant difference (observed difference value > critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ตารางผนวกที่ 9 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วขาวที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่ปลูกผสมกับถั่วขาวที่ 1 สัปดาห์

สัปดาห์	ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.1	1	10	20
2	0	3.33 (NS)	1.00 (NS)	4.66 (NS)	7.66*
3	0	2.33 (NS)	3.33 (NS)	6.33*	7.66*
4	0	1.33 (NS)	6.50*	8.66*	9.33*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant difference (observed difference value > critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่อรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วเขียวที่ 1 สัปดาห์

สัปดาห์	ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.1	1	10	20
4	0	2.33 (NS)	2.50 (NS)	6.50*	6.66*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant differente (observed differen value> critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ตารางผนวกที่ 11 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

ความเข้มข้น (%)	มัธยฐานจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	1	1	1	0.000	1.000(NS)
0.1	4	5	4	0.090	0.955(NS)
1	3	0	5	1.754	0.415(NS)
10	0	1	1	1.911	0.384(NS)
20	0	0	0	1.142	0.564(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference., NA = not available

ตารางผนวกที่ 12 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คอลลูกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>					
ความเข้มข้น (%)	<i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	28	28	28	0.000	1.000(NS)
0.1	49	81	65	1.866	0.393(NS)
1	35	27	28	0.700	0.704(NS)
10	18	10	7	0.800	0.670(NS)
20	8	2	0	1.825	0.401(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference., NA = not available

ตารางผนวกที่ 13 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คอลลูกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>					
ความเข้มข้น (%)	<i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	36	36	36	0.000	1.000(NS)
0.1	50	43	55	0.088	0.956(NS)
1	20	11	23	2.039	0.360(NS)
10	7	5	8	1.075	0.584(NS)
20	5	4	10	2.084	0.352(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference., NA = not available

ตารางผนวกที่ 14 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* 96
 ในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้ง
 ถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ Kruskal-Wallis one-way analysis of variance
 table

ความเข้มข้น (%)	มีชยฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	15	15	15	0.000	1.000(NS)
0.1	14	14	20	2.192	0.334(NS)
1	10	7	10	1.762	0.414(NS)
10	4	3	6	1.411	0.493(NS)
20	5	2	2	0.615	0.735(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference., NA = not available

ข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ของรุ่นแม่เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วชนิด
ต่างๆเป็น เวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>								
ถั่ว	สัปดาห์	% ความเข้มข้น					χ^2	P
		0	0.1	1	10	20		
ถั่วแดงหลวง								
	1 สัปดาห์	4	2	1	1	0	6.482	0.166(NS)
	2 สัปดาห์	82	79	57	4	4	10.317	0.035*
	3 สัปดาห์	129	152	66	11	17	11.788	0.019*
	4 สัปดาห์	46	53	41	12	6	11.334	0.023*
ถั่วขาว								
	1 สัปดาห์	4	2	0	0	0	6.039	0.196(NS)
	2 สัปดาห์	82	45	27	5	2	11.502	0.021*
	3 สัปดาห์	129	118	56	9	3	12.612	0.013*
	4 สัปดาห์	46	45	27	5	2	12.079	0.017*
ถั่วเขียว								
	1 สัปดาห์	4	5	1	0	0	10.886	0.028*
	2 สัปดาห์	82	63	30	6	3	10.872	0.028*
	3 สัปดาห์	129	158	99	5	6	10.844	0.028*
	4 สัปดาห์	46	67	13	8	2	11.056	0.025*

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 16 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วแดงหลวงที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวง 98
 ข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับ
 ถั่ว

แดง นาน 2 สัปดาห์

สัปดาห์	ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.1	1	10	20
2	0	0.66 (NS)	3.33 (NS)	7.33*	8.33*
3	0	0.66 (NS)	3.66 (NS)	8.33*	8.66*
4	0	1.33 (NS)	3.66 (NS)	8.66*	9.66*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant differente (observed differen value> critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ตารางผนวกที่ 17 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วขาวที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด
Sitophilus zeamais เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับถั่วขาว
 นาน 2 สัปดาห์

สัปดาห์	ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.1	1	10	20
2	0	0.33 (NS)	3.66 (NS)	7.00 (NS)	9.66*
3	0	0.33 (NS)	4.33 (NS)	7.66*	10.00*
4	0	2.00 (NS)	4.16 (NS)	6.50*	8.83*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant differente (observed differen value> critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ตารางผนวกที่ 18 ผลของความเข้มข้นของแป้งข้าวเจ้าที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวง
ข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับข้าว
เจียว นาน 2 สัปดาห์

สัปดาห์	ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.1	1	10	20
1	0	2.33 (NS)	3.83 (NS)	6.00*	7.50*
2	0	1.50 (NS)	3.00 (NS)	8.66*	9.33*
3	0	1.00 (NS)	2.00 (NS)	7.83*	7.83*
4	0	0.66 (NS)	1.66 (NS)	6.83*	8.83*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant difference (observed difference value > critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ตารางผนวกที่ 19 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็น เวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>					
ความเข้มข้น(%)	<i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	4	4	4	0.000	1.000(NS)
0.1	2	2	5	2.915	0.232(NS)
1	1	0	1	0.097	0.952(NS)
10	1	0	0	0.444	0.800(NS)
20	0	0	0	NaN	NA

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

NaN= no a number, NA = not available

ตารางผนวกที่ 20 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>					
ความเข้มข้น (%)	<i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	82	82	82	0.000	1.000(NS)
0.1	79	45	63	2.400	0.301(NS)
1	57	27	30	1.066	0.586(NS)
10	4	5	6	0.090	0.955(NS)
20	4	2	3	1.717	0.423(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 21 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>					
ความเข้มข้น (%)	<i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	129	129	129	0.000	1.000(NS)
0.1	152	118	158	0.355	0.837(NS)
1	66	56	99	1.703	0.426(NS)
10	11	9	5	1.635	0.441(NS)
20	17	3	6	3.254	0.196(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 22 ผลของแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุกผสมกับแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มัธยฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>					
ความเข้มข้น (%)	<i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	46	46	46	0.000	1.000(NS)
0.1	53	67	65	1.688	0.429(NS)
1	41	13	40	4.355	0.113(NS)
10	12	8	3	1.107	0.574(NS)
20	6	2	2	6.113	0.065(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 23 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการ
 ออกลูกของ ดั้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ของรุ่นแม่เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุก
 ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 1 สัปดาห์: Kruskal-Wallis
 one-way analysis of variance table

มีฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>								
ถั่ว	สัปดาห์	% ความเข้มข้น					χ^2	P
		0	0.001	0.01	0.1	1		
ถั่วแดงหลวง								
	1 สัปดาห์	20	7	19	27	19	6.453	0.168(NS)
	2 สัปดาห์	62	23	45	89	101	9.000	0.061(NS)
	3 สัปดาห์	43	8	15	40	83	5.977	0.201(NS)
	4 สัปดาห์	7	2	7	19	19	10.423	0.033*
ถั่วขาว								
	1 สัปดาห์	20	33	8	10	21	2.505	0.644(NS)
	2 สัปดาห์	62	124	28	34	64	5.433	0.246(NS)
	3 สัปดาห์	43	68	22	29	64	1.862	0.761(NS)
	4 สัปดาห์	7	14	6	7	18	8.400	0.078(NS)
ถั่วเขียว								
	1 สัปดาห์	20	17	15	32	15	6.842	0.144(NS)
	2 สัปดาห์	62	23	78	60	32	5.502	0.239(NS)
	3 สัปดาห์	43	23	68	58	28	1.377	0.848(NS)
	4 สัปดาห์	7	12	14	5	8	6.043	0.196(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 24 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแดงหลวงที่มีต่อการ
 ออกลูกของด้วงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* เมื่อดังวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ใน
 ข้าวที่คั่ว ผสมกับถั่วแดงหลวงนาน 1 สัปดาห์

ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
	ความเข้มข้น (%)			
	0.001	0.01	0.1	1
0	5.50*	0.50 (NS)	3.00 (NS)	5.50*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant difference (observed difference value > critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ตารางผนวกที่ 25 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด
Sitophilus zeamais ในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อดังวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คั่ว
 ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ Kruskal-Wallis
 one-way analysis of variance table

ความ เข้มข้น(%)	มัธยฐานของจำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus</i> <i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	20	20	20	0.000	1.000(NS)
0.001	7	8	17	5.066	0.079(NS)
0.01	19	10	15	0.881	0.643(NS)
0.1	27	21	32	1.635	0.441(NS)
1	19	20	15	5.629	0.059(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 26 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวง 104
 ข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อดังงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่
 คลุก ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ Kruskal
 Wallis one-way analysis of variance table

มัยฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus</i>					
ความ เข้มข้น (%)	<i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	62	62	62	0	1(NS)
0.001	23	124	23	5.445	0.065(NS)
0.01	45	28	78	1.422	0.491(NS)
0.1	89	34	60	5.955	0.050(NS)
1	101	64	32	3.466	0.176(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 27 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด
Sitophilus zeamais ในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อดังงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุก
 ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ Kruskal-Wallis
 one-way analysis of variance table

มัยฐานของจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus</i>					
ความ เข้มข้น (%)	<i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	43	43	43	0.000	1.000(NS)
0.001	8	68	23	1.947	0.377(NS)
0.01	15	22	68	0.800	0.670(NS)
0.1	40	29	58	1.688	0.429(NS)
1	83	64	28	2.711	0.257(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 28 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวง 105
 ข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่
 คลุก ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 1 สัปดาห์ Kruskal-
 Wallis one-way analysis of variance table

ความ เข้มข้น (%)	มีฐานของจำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	7	7	7	0.000	1.000(NS)
0.001	2	14	12	3.831	0.147(NS)
0.01	7	6	14	5.803	0.054(NS)
0.1	19	7	5	1.830	0.400(NS)
1	19	18	8	3.288	0.193(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 29 ผลของความเข้มข้นของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆที่มีต่อการ
 ออกลูกของด้วงงวงข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ของรุ่นแม่เมื่ออยู่ในข้าวที่คลุก
 ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วชนิดต่างๆเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis
 one-way analysis of variance table

มัธยฐานจำนวนลูกของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>								
ถั่ว	สัปดาห์	% ความเข้มข้น					χ^2	P
		0	0.001	0.01	0.1	1		
ถั่วแดงหลวง								
	1 สัปดาห์	18	16	19	19	15	1.857	0.762(NS)
	2 สัปดาห์	95	93	93	128	95	1.315	0.859(NS)
	3 สัปดาห์	95	140	108	128	103	0.967	0.915(NS)
	4 สัปดาห์	35	41	28	58	33	1.979	0.739(NS)
ถั่วขาว								
	1 สัปดาห์	18	9	16	11	15	4.042	0.400(NS)
	2 สัปดาห์	95	85	91	76	74	1.745	0.783(NS)
	3 สัปดาห์	95	103	92	76	83	1.067	0.899(NS)
	4 สัปดาห์	35	43	35	47	43	4.851	0.303(NS)
ถั่วเขียว								
	1 สัปดาห์	18	13	12	26	8	3.242	0.519(NS)
	2 สัปดาห์	95	130	83	139	73	4.784	0.310(NS)
	3 สัปดาห์	95	159	58	149	59	5.243	0.263(NS)
	4 สัปดาห์	35	43	16	58	43	2.446	0.654(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 1 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่
 คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-
 Wallis one-way analysis of variance table

ความ เข้มข้น (%)	มัยฐานจำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	18	18	18	0.000	1.000(NS)
0.001	16	9	13	2.755	0.252(NS)
0.01	19	16	12	1.703	0.426(NS)
0.1	19	11	26	0.904	0.636(NS)
1	15	15	8	0.429	0.806(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 31 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงข้าวโพด
Sitophilus zeamais ในสัปดาห์ที่ 2 เมื่อด้วงวงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุก
 ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis
 one-way analysis of variance table

ความ เข้มข้น (%)	มัยฐานจำนวนลูกของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	95	95	95	0.000	1.000(NS)
0.001	93	85	130	1.155	0.561(NS)
0.01	93	91	83	0.355	0.837(NS)
0.1	128	76	139	3.466	0.176(NS)
1	95	74	73	0.560	0.755(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 32 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงง 108
 ข้าวโพด *Sitophilus zeamais* ในสัปดาห์ที่ 3 เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่
 คลุกผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-
 Wallis one-way analysis of variance table

ความเข้มข้น (%)	มัยฐานของจำนวนลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	95	95	95	0.000	1.000(NS)
0.001	140	103	159	1.155	0.561(NS)
0.01	108	92	58	1.422	0.491(NS)
0.1	128	76	149	2.222	0.329(NS)
1	103	83	59	0.000	1.000(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 33 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการออกลูกของด้วงวงงข้าวโพด
Sitophilus zeamais ในสัปดาห์ที่ 4 เมื่อด้วงวงงข้าวโพดรุ่นแม่อยู่ในข้าวที่คลุก
 ผสมกับโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วแต่ละชนิดเป็นเวลา 2 สัปดาห์: Kruskal-Wallis
 one-way analysis of variance table

ความเข้มข้น (%)	มัยฐานจำนวนลูกของด้วงวงงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	35	35	35	0.000	1.000(NS)
0.001	41	43	43	0.090	0.955(NS)
0.01	28	35	16	0.694	0.706(NS)
0.1	58	47	58	0.068	0.966(NS)
1	33	43	43	0.291	0.864(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 34 ผลของเมล็ดแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการยับยั้งการกินของด้วงวงข้าวโพดเมื่อนำแป้งถั่วคลุกผสมกับแป้งสาลี: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มาตรฐานของปริมาณการกินของด้วงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>							
ชนิดของแป้งถั่ว	% ความเข้มข้น					χ^2	P
	0	0.1	1	10	20		
ถั่วแดงหลวง	0.025	0.023	0.02	0.007	0.007	11.534	0.021*
ถั่วขาว	0.025	0.025	0.019	0.009	0.008	10.781	0.029*
ถั่วเขียว	0.025	0.017	0.025	0.006	0.004	10.781	0.029*

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

ตารางผนวกที่ 35 ผลของความเข้มข้นของแป้งถั่วทั้งสามชนิดที่มีต่อการยับยั้งการกินของด้วงวงข้าวโพดเมื่อนำแป้งถั่วคลุกผสมกับแป้งสาลี

ถั่ว	ความเข้มข้น (%)	Observed different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.1	1	10	20
ถั่วแดงหลวง	0	10.17*	2.83(NS)	3.67(NS)	9.17*
ถั่วขาว	0	8.67*	0.67(NS)	3.67(NS)	6.67*
ถั่วเขียว	0	10.17*	4.17(NS)	1.50(NS)	7.50*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant difference (observed difference value > critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

Kruskal- Wallis one-way analysis of variance table

มาตรฐานปริมาณการกินของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus</i>					
ความ เข้มข้น (%)	<i>zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	0.025	0.025	0.025	NaN	NA
0.1	0.023	0.025	0.017	6.330	0.042*
1	0.02	0.019	0.025	0.988	0.61(NS)
10	0.007	0.008	0.006	1.717	0.423(NS)
20	0.007	0.008	0.004	4.170	0.124(NS)

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

NaN= no a number, NA = not available

ตารางผนวกที่ 37 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการยับยั้งกินของด้วงงวงข้าวโพด

เมื่อนำแป้งถั่วคลุกผสมกับแป้งสาลี: Kruskal-Wallis one-way analysis of variance table

มาตรฐานปริมาณการกินของด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>							
ชนิดของแป้งถั่ว	% ความเข้มข้น					χ^2	P
	0	0.001	0.01	0.1	1		
ถั่วแดงหลวง	0.009	0.014	0.015	0.019	0.008	6.900	0.1413(NA)
ถั่วขาว	0.009	0.011	0.018	0.013	0.006	11.307	0.0233*
ถั่วเขียว	0.009	0.009	0.013	0.011	0.012	9.333	0.0532*

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference., NA = not available

ของด้วงงวงข้าวโพดเมื่อนำแป้งถั่วคลุกผสมกับแป้งสาลี

ถั่ว	ความเข้มข้น (%)	Observe different values			
		ความเข้มข้น (%)			
		0.001	0.01	0.1	1
ถั่วแดงหลวง	0	1.00(NS)	6.00*	6.67*	8.33*
ถั่วขาว	0	3.67(NS)	8.33*	3.67(NS)	3.167(NS)
ถั่วเขียว	0	8.00*	2.00(NS)	9.33*	5.67*

Multiple comparison test after Kruskal-Wallis test

Critical difference = 4.679

Significant differente (observed differen value> critical difference at p=0.05)

NS= not significant difference

ตารางผนวกที่ 39 ผลของโปรตีนสกัดจากแป้งถั่วสามชนิดที่มีต่อการยับยั้งการกินของด้วงงวงข้าวโพด

ความเข้มข้น (%)	มาตรฐานน้ำหนักเมล็ดโปรตีนที่ถูกกินโดยด้วงงวงข้าวโพด <i>Sitophilus zeamais</i>			χ^2	P
	ถั่วแดงหลวง	ถั่วขาว	ถั่วเขียว		
0	0.009	0.009	0.009	NaN	NA
0.001	0.014	0.011	0.009	3.501	0.173(NS)
0.01	0.015	0.018	0.013	0.022	0.988(NS)
0.1	0.019	0.013	0.011	2.890	0.235(NS)
1	0.008	0.006	0.012	7.322	0.025*

* Significant difference at p=0.05, NS= not significant difference.

NaN= no a number, NA = not available

ประวัติการศึกษา และการทำงาน

ชื่อ –นามสกุล	นางสาวกนกภรณ์ เผ่าวงศ์ษา
วัน เดือน ปี ที่เกิด	16 สิงหาคม 2525
สถานที่เกิด	จังหวัดสกลนคร
ประวัติการศึกษา	จบการศึกษาปริญญาตรีจากภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยราชภัฏสกลนคร
ตำแหน่งหน้าที่การงานปัจจุบัน	นิสิตปริญญาโท ภาควิชาสัตววิทยา มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
สถานที่ทำงานปัจจุบัน	ภาควิชาสัตววิทยา มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
ผลงานทางวิชาการ	การประชุมวิชาการ มหาวิทยาลัยขอนแก่น ครั้งที่ 11 พ.ศ. 2553
ทุนการศึกษาที่ได้รับ	ทุนสนับสนุนงานวิจัยระดับบัณฑิตศึกษา มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ประจำปี 2550