

บทที่ 3

วิธีดำเนินการวิจัย

วัสดุ/อุปกรณ์

1. สารเคมีที่ใช้ในการทดสอบ เลือกใช้อัตราความเข้มข้นสูงสุดที่แนะนำในคลาส (ตาราง 1)
2. เครื่องแก้ว ได้แก่ Petri dish ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 9 เซนติเมตร, ขวดรูปชามพู่ ขนาด 100 มิลลิลิตร, บีกเกอร์ ขนาด 250 มิลลิลิตร และหลอดแก้ว ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 2 เซนติเมตร สูง 9.5 เซนติเมตร
3. กระปองพลาสติกขนาดกว้าง $15 \times 21 \times 7$ เซนติเมตร และขนาดกว้าง $10 \times 10 \times 6$ เซนติเมตร
4. Micro pipet 0.1 ~ 2 มิโครลิตร
5. สำลี และกระดาษทิชชู
6. ผ้าขนหน้าบล็อกสารพิษ และน้ำผึ้ง

ตาราง 1 สารช้าเมลงและอัตราที่ใช้ทดสอบ ตามคำแนะนำของกรมวิชาการเกษตร
และสารบัญนิดที่กรมวิชาการเกษตรแนะนำ

| ชื่อสามัญ | ชื่อการค้า | % ai | อัตราการใช้ |
|---|--|----------|------------------------|
| อะบามีกติน (abamectin) | เวอร์ทิเม็ค (Vertimec®) | 1.8% EC | 20-60 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| คลอร์ฟีนาเพอร์ (chlorfenapyr) | แรมเพจ (Rampage®) | 10% SC | 20-40 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| สปินโนแซด (spinosad) | ซัคเซส 120 เอสซี (Success 120 SC®) | 12% SC | 20 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| อินดือกษาคาร์บ (indoxacarb) | แอมเมท (Ammate®) | 15% SC | 15 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| ฟิปโนนิล (fipronil) | แอสเซ็นด์ (Ascend®) | 5% SC | 20-40 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| โพไทโอลฟอส (prothiofos) | โตกุโซอน (Tokuthion®) | 50% EC | 30-40 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| โพฟโนโนฟอส (profenofos) | ซูเปอร์ครอน 500 อีซี (Supercron 500 EC®) | 50% EC | 30-40 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| เดลทาเมทริน (deltamethrin) | เดซิส 3 (Decis 3®) | 3% EC | 10-20 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| แอลมบ์ตา ไซยาโลทริน (lambda cyhalothrin) | คาราเต้ (Karate 2.5 EC®) | 2.5% EC | 20-30 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| ไซเพอร์เมทริน (cypermethrin) | ออกเทน 10 (Oktane 10®) | 10% EC | 23-38 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| คลอร์ฟลูอาซูรอน (chlorfluazuron) | อาทาบรอน (Atabron®) | 5% EC | 20-40 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| เอสเฟนวาเลอเรต (esfenvalerate) | ซูมิ - อัลฟ่า (Sumi-alfa®) | 5% EC | 20-30 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| อีมามีกติน บีโนโซเอท (emamectin benzoate) | โปรดเคลม (Proclam®) | 1.92% EC | 10-15 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| ไดอะเฟนไทยูรอน (diafenthionuron) | ปีกาซัส 250 เอสซี (Pegasus 250 SC®) | 25% SC | 40-60 มล./น้ำ 20 ลิตร |
| บาริลลัส ทูริงเยนชิส (Bt) | เซนแทรี่ (Xentari®) | WDG | 40-80 กรัม/น้ำ 20 ลิตร |

ที่มา : กองกีฏ และ สตววิทยา (2547)

วิธีการดำเนินงานวิจัย

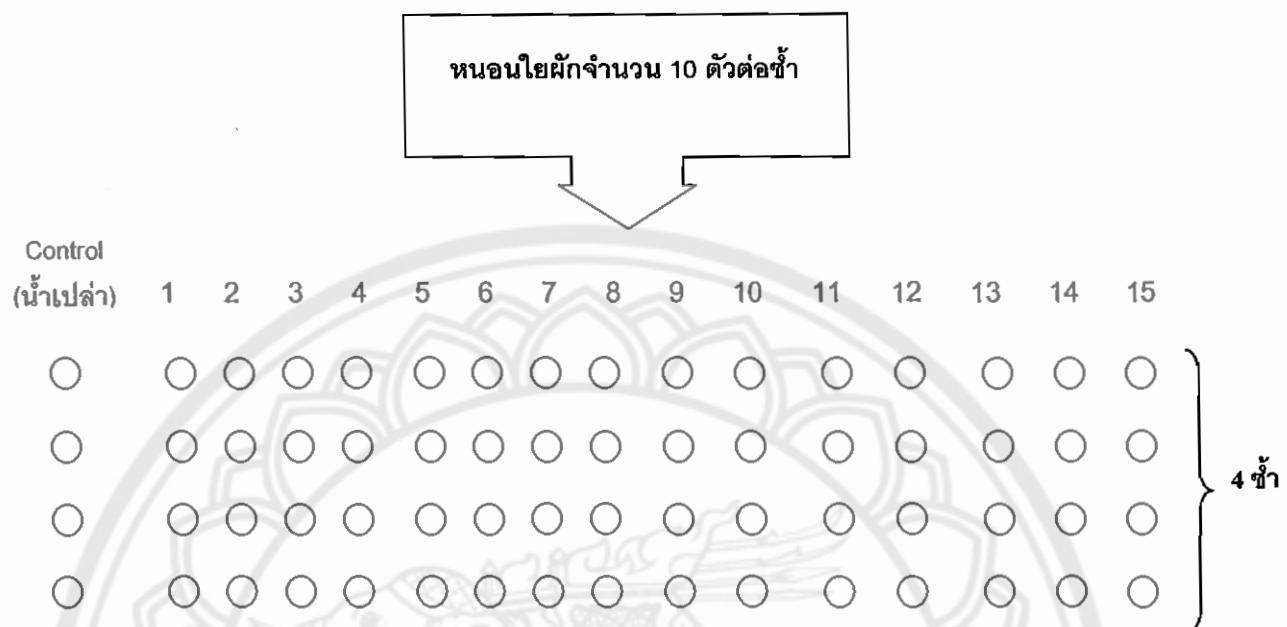
ประสิทธิภาพของสารช่าแมลงบางชนิดที่มีต่อหนอนไข่ผัก

การเก็บตัวอย่างและการเพาะเลี้ยง

ทำการเก็บตัวอย่างหนอนไข่ผักจากพื้นที่ปลูกผักตระกูลกะหล่ำที่สำคัญในจังหวัดพิษณุโลก, ตาก, นครสวรรค์, เพชรบูรณ์, อุตรดิตถ์, นนทบุรี และเชียงใหม่ นำหนอนไข่ผักที่ได้จากแต่ละพื้นที่มาเพาะเลี้ยงในห้องปฏิบัติการ โดยทำการเพาะเลี้ยงในกระป๋องพลาสติกขนาด $15 \times 21 \times 7$ เซนติเมตร อุณหภูมิ 25°C . ความชื้นสัมพัทธ์ $60 \pm 10\%$ ความยาวช่วงแสง 16L: 8D ให้ใบผักจะน้ำปลดสารเคมีที่เพาะปลูกเองเป็นอาหารแก่ตัวหนอน เมื่อเจริญเติบโตเป็นตัวเต็มวัย แยกออกใส่กระป๋องพลาสติกใหม่ให้น้ำผึ้งน้ำผึ้ง 10 % เป็นอาหาร และนำไปผักคน้ำลงในกระป๋องเพื่อให้ผึ้งเสื้อวางแผนไว้ ใช้หนอนไข่ผักหนอนวัยที่ 3 และวัยที่ 4 ในการทดสอบ ในการทดสอบสารช่าแมลง

วางแผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) 15 สิ่งทดลอง ใช้น้ำเปล่าเป็นสิ่งควบคุม ทำการทดลอง 4 ชั้้า แต่ละหน่วยทดลองใช้หนอนไข่ผักจำนวน 10 ตัว (ภาพ 17)

การทดสอบสารฟ่าแมลงอย่างละเอียด (full scale test)



สารฟ่าแมลง 8 ชนิด คือ

1= abamectin (Vertimec®)

9 = lambda cyhalothrin (Karate 2.5 EC®)

2= chlорfenapyr (Rampage®)

10= cypermethrin (Oktane 10®)

3= spinosad (Success 120 SC®)

11= chlorfluazuron (Atabron®)

4= indoxacarb (Ammate®)

12= esfenvalerate (Sumi-alfa®)

5= fipronil (Ascend®)

13= emamectin benzoate (Proclam®)

6= prothiofos (Tokuthion®)

14= diafenthuron (Pegasus 250 SC®)

7= profenofos (Supercron 500 EC®)

15= Bt (Xentari®)

8= deltamethrin (Decis 3®)

ทำการทดสอบดังนี้

1. ทดสอบกับหนอนไนผักรวมที่ 4 โดยใช้เทคนิค Topical application

2. ทดสอบกับหนอนไนผักรวมที่ 3 โดยใช้เทคนิค Leaf dipping method

ทำการทดสอบทั้ง 2 กลุ่มเรื่ีดต่อกัน 1 จังหวัด จนครบ 7 จังหวัด จากนั้นตรวจบันทึกจำนวนหนอนไนผักร่องรากที่เวลา 1 ชั่วโมง, 1, 2, 3, 4, 5 และ 7 วัน

ภาพ 17 แผนภูมิแสดงการทดสอบประสิทธิภาพของสารฟ่าแมลงบางชนิด
ที่มีต่อหนอนไนผักร่องราก

ส่วนที่ 1 ทดสอบโดยวิธีการหยดสารจากเมล็ดลงบนตัวเมล็ด (Topical application method)

ใส่หนองน้ำผักกาดที่ 4 จำนวน 10 ตัว ลงใน petri dish ใช้ micro pipet ดูดสารจากเมล็ดปริมาณ 0.5 มิลลิลิตร หยดลงบนสันหลังบริเวณอกของหนองน้ำผักกาด จำนวน 1 หยด จนครบทั้ง 10 ตัวแล้วปิดฝา petri dish ทำการบันทึกผลโดยบันทึกจำนวนหนองน้ำที่รอดชีวิต ที่เวลา 1 ชั่วโมง, 1, 2, 3, 4, 5, 6 และ 7 วัน หลังทำการทดสอบ ทำเช่นเดียวกันนี้กับหนองน้ำผักจากทั้ง 7 พื้นที่ ที่ทำการเก็บตัวอย่าง (ภาพ 17)

ส่วนที่ 2 ทดสอบโดยวิธีการจุ่มใบพิช (Leaf dipping method)

ล้างใบผักคะน้าปลดสารพิษให้สะอาด เห็นได้ชัดเจนแล้วจุ่มใบผักคะน้าลงในสารจากเมล็ดที่ใช้ทดสอบ โดยใช้ใบผักคะน้า 1 ใบต่อ 1 หน่วยทดลอง นำไปผักคะน้าที่จุ่มสารจากเมล็ดแล้ว ไปปั่นละเอียดให้แห้งโดยใช้เวลาประมาณ 30 นาที นำไปผักคะน้าใส่ลงในกระป่องพลาสติกขนาด $10 \times 10 \times 6$ ซ.ม. กระป่องละ 1 ใบ จากนั้นใส่หนองน้ำผักกาดที่ 3 จำนวน 10 ตัว ลงในแต่ละกระป่อง ทำการบันทึกผลโดยบันทึกจำนวนหนองน้ำที่รอดชีวิต ที่เวลา 1 ชั่วโมง, 1, 2, 3, 4, 5, 6 และ 7 วัน หลังทำการทดสอบ ทำเช่นเดียวกันนี้กับหนองน้ำผักจากทั้ง 7 พื้นที่ ที่ทำการเก็บตัวอย่าง (ภาพ 17)

การวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ

นำผลที่ได้มามาวิเคราะห์ความแปรปรวน (analysis of variance) โดยวิธี F-test และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยเบอร์เร็นต์การตายของหนองน้ำผัก โดยวิธี Duncan's new multiple range test (DMRT) ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ($P \leq 0.05$)

ประสิทธิภาพของสารม่าแมลงบางชนิดที่มีผลกระทบต่อแตนเบียน *C. plutellae*

การเก็บตัวอย่างและการเพาะเลี้ยง

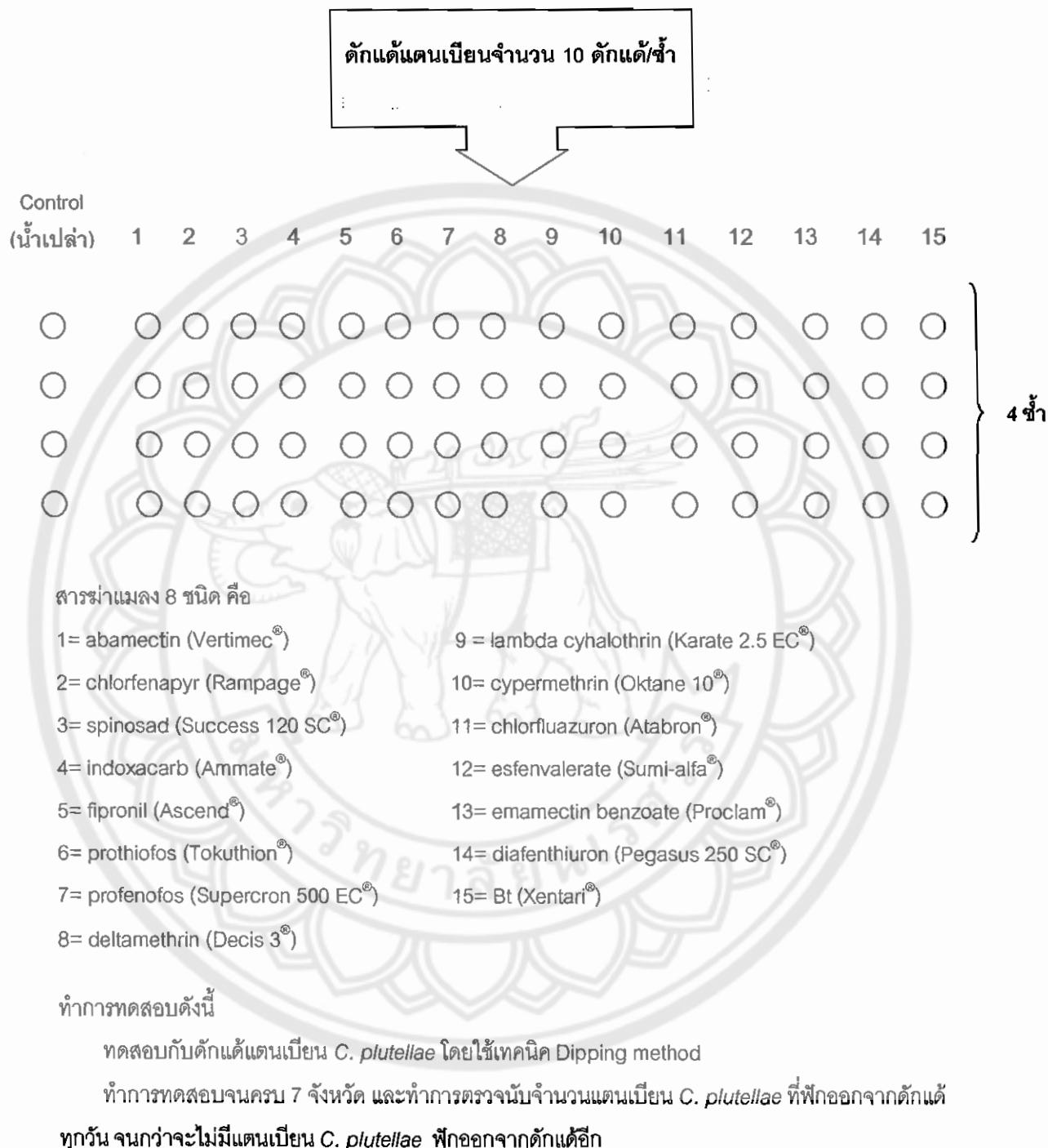
ทำการเก็บตัวอย่างดักแด้แตนเบียน *C. plutellae* จากพื้นที่ปลูกผักตะบูกะหลាที่สำคัญในจังหวัดตาก, นครสวรรค์, พิษณุโลก, เพชรบูรณ์, อุตรดิตถ์, นนทบุรี และเชียงใหม่ มาเพาะเลี้ยงในห้องปฏิบัติการ โดยแยกดักแด้แตนเบียนใส่ไว้ในขวดรูปทรงพู่ขนาด 100 มิลลิลิตร ให้สำลีปิดปากขวด อุณหภูมิ 25 °C. ความชื้นสมพาร์ท 60 ± 10 % ความยาวช่วงแสง 16L: 8D วอ่ให้ตัวเต็มวัยแตนเบียนพักออกจากดักแด้ เมื่อพักออกจากดักแด้แล้วย้ายใส่หลอด แก้ว ให้น้ำผสมน้ำผึ้ง 10 % เป็นอาหาร จากนั้นนำไปเปลี่ยนหนอนไข้ผักวัยที่ 2 และวัยที่ 3 ที่เพาะเลี้ยงไว้ในการเปลี่ยนน้ำจะเปลี่ยนหนอนไข้ผักให้แตนเบียน *C. plutellae* เป็นประมาณ 20 ตัว/แตนเบียนตัวเมีย 1 ตัว/วัน เพื่อให้ได้แตนเบียน *C. plutellae* จำนวนมากที่สุดมาใช้ในการทดสอบ จากนั้นนำหนอนไข้ผักที่ถูกเปลี่ยนมาเพาะเลี้ยงต่อไปจนกว่าแตนเบียนจะออกมาเข้าดักแด้ภายในอกตัวหนอน ทำการแยกดักแด้แตนเบียนออกและเก็บในขวดรูปทรงพู่ขนาด 100 มล. เพื่อใช้ทดสอบสารม่าแมลงที่ออกแบบการทดสอบโดยดัดแปลงจากการศึกษาของ Haseeb et al. (2003)

วางแผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) 15 สิ่งทดลอง และใช้น้ำเปล่าเป็นสิ่งควบคุม ทำการทดลอง 4 ชั้้า แต่ละหน่วยทดลองใช้แตนเบียน *C. plutellae* จำนวน 10 ตัวแด๊/ตัว

ส่วนที่ 1 ทดสอบโดยการจุ่มดักแด้แตนเบียน *C. plutellae* (Dipping method)

นำดักแด้แตนเบียน *C. plutellae* จุ่มลงในสารม่าแมลงชนิดละ 40 ตัวแด๊ ใช้เวลาจุ่มนาน 5 วินาที แยกใส่หลอดแก้วหลอดละ 10 ตัวแด๊ วางทิ้งไว้ให้ดักแด้แห้ง จากนั้นปิดปากหลอดแก้วด้วยลำลี บันทึกผลจำนวนแตนเบียน *C. plutellae* ที่พักออกจากดักแด้ทุกวัน เป็นเวลา 7 วัน โดยแตนเบียน *C. plutellae* ที่พักออกจากดักแด้เน้นจะถูกแยกออกใส่หลอดแก้วใหม่และได้รับน้ำผสมน้ำผึ้ง 10 % เป็นอาหาร (ภาพ 18)

การทดสอบสารฆ่าแมลงอย่างละเอียด (full scale test)



ภาพ 18 แผนภูมิแสดงการทดสอบผลกระทบของสารฆ่าแมลงบางชนิดที่มีต่อแต่นเปี่ยน *C. plutellae*

ส่วนที่ 2 ทดสอบโดยการให้สัมผัสสารฆ่าแมลง (Contact or Residual exposure method)

นำไปผักคะน้าปลดสารพิษมาล้างให้สะอาดและเช็ดให้แห้ง เหลือตัวเป็นวงกลมขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 9 เซนติเมตร จุ่มไปผักคะน้าลงในสารฆ่าแมลงที่ผสมไว้สารละ 4 ใบ นำไปผักคะน้าไปวางฝังลงให้แห้ง โดยใช้เวลาประมาณ 30 นาที จากนั้นวางใบผักคะน้าลงใน petri dish นำแต่นเป็น *C. plutellae* จำนวน 5 คู่ใส่ลงใน petri dish บันทึกผลจำนวนแต่นเป็น *C. plutellae* ที่รอดชีวิต ที่เวลา 1, 24 ชั่วโมงหลังทำการทดสอบ และนำแต่นเป็น *C. plutellae* ที่รอดชีวิตไปเป็นหนอนอยู่กวัยที่ 3 ในอัตราส่วนหนอน 20 ตัว/แต่นเป็นตัวเมีย 1 ตัว/วัน เพื่อหาเปอร์เซ็นต์การเปลี่ยนหลังจากสัมผัสสารฆ่าแมลงแต่ละชนิด รวมทั้งน้ำเปล่า (ภาพ 19)

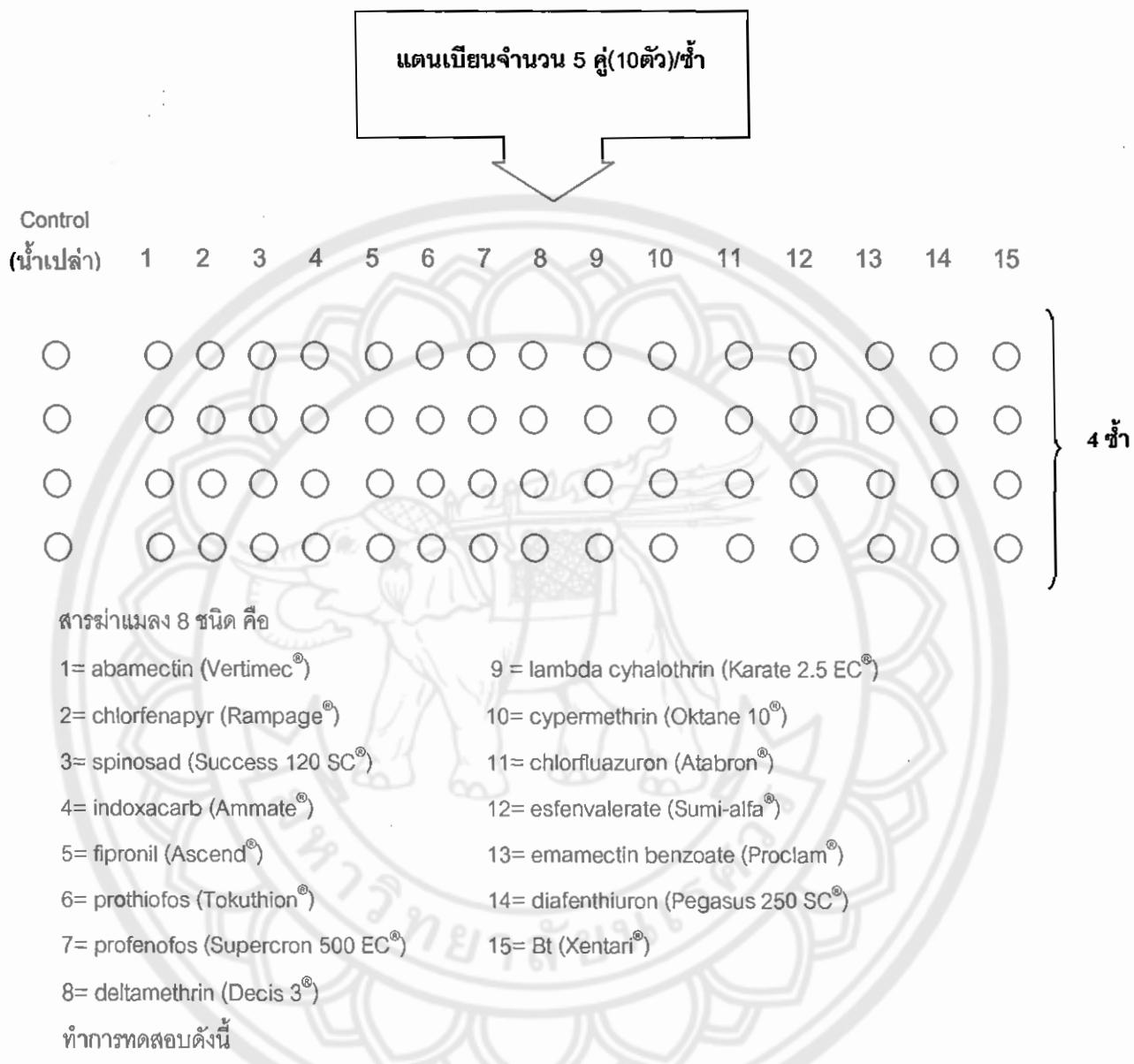
ส่วนที่ 3 ทดสอบโดยวิธีการให้แมลงกิน (Feeding method)

ผสมสารฆ่าแมลงกับน้ำผึ้ง 10 % จากนั้นแยกแต่นเป็น *C. plutellae* ใส่หลอดแก้วหลอดละ 5 คู่ นำสำลีก้อนเล็กๆ จุ่มสารฆ่าแมลงผสมน้ำผึ้ง ใส่ลงในหลอดแก้วแล้วปิดปากหลอดด้วยแผ่นกระดาษทิชชูมัดด้วยยางวง บันทึกผลจำนวนแต่นเป็น *C. plutellae* ที่รอดชีวิต ที่เวลา 1, 24 ชั่วโมงหลังทำการทดสอบ และนำแต่นเป็น *C. plutellae* ที่รอดชีวิตไปเป็นหนอนอยู่กวัย 3 ในอัตราส่วนหนอน 20 ตัว/แต่นเป็นตัวเมีย 1 ตัว/วัน เพื่อหาเปอร์เซ็นต์การเปลี่ยนหลังจากกินสารฆ่าแมลงแต่ละชนิดเข้าไป รวมทั้งน้ำผึ้ง 10 % (ภาพ 19)

การวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ

นำผลที่ได้มามาวิเคราะห์ความแปรปรวน (analysis of variance) โดยวิธี F-test และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยเปอร์เซ็นต์การฟอกออกจากการดักแด้ เปอร์เซ็นต์การตายและเปอร์เซ็นต์การเปลี่ยนของแต่นเป็น *C. plutellae* โดยวิธี Duncan's new multiple range test (DMRT) ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ ($P \leq 0.05$) และประเมินระดับความรุนแรงของสารฆ่าแมลงโดยแบ่งเป็น 4 ระดับ ตาม IOBC/WPRS Working Group (Hassan et al., 1985)

การทดสอบสารฆ่าแมลงอย่างละเอียด (full scale test)



ภาพ 19 แผนภูมิแสดงการทดสอบผลกระทำของสารฆ่าแมลงบางชนิดที่มีต่อตัวแมลง *C. plutellae*