

- |                           |  |
|---------------------------|--|
| 1. ชุดโครงการวิจัย        | วิจัยการพัฒนาอารักขาพืช  |
| 2. โครงการวิจัย           | วิจัยและพัฒนาการควบคุมศัตรูพืชทางการเกษตรโดยชีววิธี  |
| กิจกรรม                   | การผลิตและการใช้เชื้อจุลินทรีย์และไส้เดือนฝอยควบคุมแมลงศัตรูพืช  |
| กิจกรรมย่อยที่            | การผลิตและการใช้ไส้เดือนฝอยควบคุมแมลงศัตรูพืช  |
| 3. ชื่อการทดลอง (ภาษาไทย) | ปัจจัยที่มีผลต่อการมีชีวิตรอดและประสิทธิภาพของผลิตภัณฑ์ไส้เดือนฝอย <i>Steinernema carpocapsae</i> ชนิดผง |
| ชื่อการทดลอง (ภาษาอังกฤษ) |  |
| 4. คณะผู้ดำเนินงาน        |  |
| หัวหน้าการทดลอง           | วิไลวรรณ เวชยันต์  |
| ผู้ร่วมงาน                | สาทิพย์ มาลี    อิศเรศ เทียนทัต<br>กลุ่มกีฏและสัตววิทยา    สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช                  |

#### 5. บทคัดย่อ

ทำการศึกษาลของไคโตซาน และ กัม ตอความอยู่รอดและประสิทธิภาพของไส้เดือนฝอยศัตรูแมลง *S. carpocapsae* ชนิดผง พบว่า หลังการผสมสารไคโตซาน และ กัม อัตรา 0.05% ในผลิตภัณฑ์ไส้เดือนฝอย พบว่า ไคโตซาน และ กัม ไม่มีผลต่อการมีชีวิตและคุณภาพของไส้เดือนฝอย เมื่อเวลาผ่านไป 2 สัปดาห์ ไส้เดือนฝอยมีชีวิตรอดและประสิทธิภาพการเข้าทำลายแมลงไม่เปลี่ยนแปลงเช่นกัน และที่เวลา 3 เดือน ไส้เดือนฝอยยังคงมีเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดในระดับสูง และยังคงมีประสิทธิภาพการเข้าทำลายแมลงสูงเช่นเดียวกัน ศึกษาขนาดบรรจุต่อความอยู่รอดของไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ชนิดผง โดยบรรจุไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ชนิดผง 10, 15, 20 และ 25 ล้านตัวต่อภาชนะบรรจุขนาด 80 ลูกบาศก์เซนติเมตร พบว่า ที่อัตรา 10 ล้านตัวต่อภาชนะบรรจุขนาด 80 ลูกบาศก์เซนติเมตร ไส้เดือนฝอยมีชีวิตรอดสูงกว่ากรรมวิธีอื่น

#### 6. คำนำ

ไส้เดือนฝอยสกุล *Steinernema* และ *Heterorhabditis* เป็นไส้เดือนฝอยศัตรูแมลงที่มีศักยภาพสูงมีการศึกษาวิจัยและพัฒนาเป็นสารชีวอินทรีย์นำไปใช้ควบคุมแมลงศัตรูพืชหลายชนิด (Klein, 1990; Poinar, 1979) เนื่องจาก ไส้เดือนฝอยทั้ง 2 สกุล มีการดำรงชีวิตร่วมกับแบคทีเรียที่เป็น symbiotic bacterium โดยไส้เดือนฝอยตัวอ่อนวัย 3 ระยะเข้าทำลายแมลง (infective juvenile) จะมีแบคทีเรียดังกล่าวอยู่ในลำไส้ส่วนหน้า และจะปลดปล่อยในระบบเลือดของแมลงเมื่อสามารถไซเข้าไปอยู่ในตัวแมลง ซึ่งเป็นสาเหตุสำคัญทำให้แมลงตายภายในเวลา 24-48 ชั่วโมง (Poinar and Thomas, 1966) สามารถเลี้ยงเพิ่มปริมาณด้วยแมลงอาศัยซึ่งนิยมใช้หนอน

กินรังผึ้ง (*Galleria mellonella* L.) ซึ่งเป็นหนอนที่เลี้ยงให้มีปริมาณมากได้ง่ายด้วยอาหารเทียม (วัชร, 2540) ไล้เดือนฝอยสกุล *Steinernema* และ *Heterorhabditis* สามารถเลี้ยงเพิ่มปริมาณได้ในอาหารเทียมทั้งอาหารแข็ง และในอาหารเหลว (Bedding, 1981, 1984, Friendman, 1990) เป้าหมายของการเลี้ยงไล้เดือนฝอย *Steinernema* sp. ให้ได้ปริมาณมากเพื่อการนำไปใช้ควบคุมแมลงศัตรูพืชจะต้องผลิตให้ได้ไล้เดือนฝอยตัวอ่อนระยะที่ 3 ที่เป็นระยะเข้าทำลายแมลงซึ่งเป็นระยะที่สามารถปรับตัวให้อยู่รอดในสภาพที่ไม่เหมาะสม เช่น สภาพที่ไม่มีอาหารหรือไม่มีแมลงอาศัย ในปัจจุบันมีการศึกษาค้นคว้าสูตรอาหารเทียมและพัฒนาวิธีการผลิตไล้เดือนฝอยให้ได้ปริมาณมากแต่ต้นทุนการผลิตต่ำ เพื่อการนำไปใช้ควบคุมแมลงศัตรูพืชในพื้นที่กว้างขวางได้ทุกระดับ การเลี้ยงเพิ่มปริมาณด้วยอาหารเทียมระยะแรกเลี้ยงบนอาหารเทียมที่ไม่มีเชื้ออื่นเจือปนเรียกว่า axenic culture ซึ่งส่วนประกอบของอาหารที่ใช้มีราคาแพงแต่การเจริญเติบโตของไล้เดือนฝอยไม่ดิ่ง ต่อมามีการพัฒนาการเลี้ยงไล้เดือนฝอยบนอาหารเทียมร่วมกับแบคทีเรียร่วมอาศัยในอาหารแข็ง เรียกการเลี้ยงแบบนี้ว่า monoxenic culture (Bedding, 1981) ในประเทศไทยโดยกลุ่มงานวิจัยการปราบศัตรูพืชทางชีวภาพ กลุ่มกีฏและสัตววิทยา สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช กรมวิชาการเกษตร ได้ทำการทดลองนำไล้เดือนฝอย *S. carpocapsae* (Weiser) ไปควบคุมแมลงศัตรูพืชต่างๆ หลายชนิดได้เป็นผลสำเร็จ ทั้งหนอนกินใต้ผิวเปลือกองุ่น ด้วงงวงในฝักภาคหัว ด้วงงวงมันเทศ หนอนกระทู้หอมในดาวเรือง นอกจากนี้ยังได้วิจัยและพัฒนาการเลี้ยงขยายปริมาณมากด้วยอาหารเทียมทั้งชนิดกึ่งแข็งกึ่งเหลวโดยปรับปรุงสูตรอาหารบางส่วนให้เหมาะสม และศึกษาวิธีการแยกเชื้อแบคทีเรียที่ติดอยู่ที่ลำไส้ของไล้เดือนฝอยและการเพิ่มปริมาณเพื่อนำไปผสมในอาหารเทียมเลี้ยงไล้เดือนฝอย และต่อมามีการพัฒนาการเลี้ยงไล้เดือนฝอยในอาหารเหลว (วัชร และสุทธิชัย, 2544) และเทคโนโลยีดังกล่าวได้ถ่ายทอดสู่ภาคเอกชนผลิตเป็นการค้าแล้ว วิธีการเก็บไล้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ในรูปผงขึ้นละลายน้ำ เป็นหนึ่งในวิธีการเก็บรักษาชีวภัณฑ์ที่เกษตรกรนำไปใช้งานได้ง่าย เพียงละลายน้ำฉีดพ่น และเป็นวิธีการที่เก็บรักษาไล้เดือนฝอยให้มีอายุการเก็บรักษา (shelf-life) โดยมีอัตราการอยู่รอดไม่ต่ำกว่า 90% และยังคงมีประสิทธิภาพในการเข้าทำลายแมลงไม่เปลี่ยนแปลง โดยเก็บในดินผงใส่ในกระบอกที่บพลาสติก ขนาด 300 ลูกบาศก์เซนติเมตร ที่อุณหภูมิ 5-7 องศาเซลเซียส มีอายุการเก็บนาน 6 เดือน

## 7. วิธีดำเนินการ

### อุปกรณ์

- ไล้เดือนฝอย *Steinernema carpocapsae* วัย 3 ระยะเข้าทำลายแมลง
- หนอนกินรังผึ้ง *Galleria mellonella* (L.)
- แบคทีเรียร่วมอาศัย *Xenorhabdus nematophila*
- อุปกรณ์เครื่องมือต่างๆ ได้แก่ ตู้บ่มไข่เชื้อ ตู้ปลอดเชื้อ เครื่องเขย่า กล้องจุลทรรศน์

- เครื่องแก้วต่างๆ ได้แก่ flask, beaker, cylinder, petri dish และ test tube
- อาหารเลี้ยงเชื้อ ได้แก่ Ys broth, Yeast extract, และ Tryptic soy broth
- สารเคมีต่างๆ ได้แก่ alcohol, formalin, hyamine,
- วัสดุและอุปกรณ์อื่นๆ ได้แก่ สำลี กระดาษอลูมิเนียม ปากคีบ ถาดนับไส้เดือนฝอย

## วิธีการ

### 1. การเลี้ยงขยายไส้เดือนฝอย *Steinernema carpocapsae*

โดยการเลี้ยงไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ร่วมกับแบคทีเรียร่วมอาศัย ในอาหารสูตร TSB3 (วัชรี และสุทธิชัย, 2544) ที่บรรจุในขวดรูปชมพู่ วางบนเครื่องเขย่า ที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เมื่อไส้เดือนฝอยพัฒนาเป็นระยะเข้าทำลายแมลง (U) มากกว่า 90 % จึงทำการเก็บไส้เดือนฝอยระยะเข้าทำลายแมลง โดยการล้างตกตะกอน เทเก็บไส้เดือนฝอยใส่ในฟองน้ำสังเคราะห์ในถุงพลาสติก เก็บไว้ในตู้เย็น เพื่อนำไปเตรียมสูตรสำเร็จต่อไป

### 2. การเตรียมผลิตภัณฑ์ไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ชนิดผง

นำสารแขวนลอยของไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* วัย 3 ระยะเข้าทำลายแมลง จำนวน 50 ล้านตัว ผสมกับดินสูตรของวัชรี และสุทธิชัย (2544) ผสมให้เข้ากัน นำส่วนผสมที่ได้ใส่ลงในถุงพลาสติกเก็บในตู้เย็น เพื่อนำใช้ในขั้นตอนต่อไป

3. ทดสอบผลของสารเสริมประสิทธิภาพต่อการมีชีวิตรอดและประสิทธิภาพของผลิตภัณฑ์ไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ชนิดผง

นำสารเสริม 2 ชนิด คือ ไคโตซาน และ กัม ในอัตราชนิดละ 0.05% มาผสมกับไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* จากข้อ 2 จำนวน 100 กรัม ผสมให้เข้ากันดีด้วยเครื่องผสม ก่อนนำส่วนผสมที่ได้ใส่ลงในกระป๋องพลาสติกขนาด 300 ลูกบาศก์เซนติเมตร (ทำสูตรละ 3 ซ้ำ) ทำตรวจการมีชีวิตรอดของไส้เดือนฝอย ทดสอบประสิทธิภาพการเข้าทำลายแมลงและทดสอบคุณภาพของไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ทุกเดือน

### 4. ทดสอบขนาดบรรจุต่อความอยู่รอดของไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ชนิดผง

ศึกษาขนาดบรรจุไส้เดือนฝอยชนิดผง 4 ระดับ ได้แก่ 10, 15, 20 และ 25 ล้านตัวต่อภาชนะบรรจุขนาด 80 ลูกบาศก์เซนติเมตร ทุกเดือน สุ่มตัวอย่างไส้เดือนฝอยจำนวน 1 กรัมนำมาละลายน้ำและตรวจการมีชีวิตรอดของไส้เดือนฝอยและประสิทธิภาพการเข้าทำลายแมลงตามวิธีการของ Miller 1989

#### การบันทึกข้อมูล

- จำนวนไส้เดือนฝอยที่รอดชีวิต
- จำนวนหนอนตายที่เวลา 48 ชั่วโมง เมื่อทดสอบคุณภาพของไส้เดือนฝอยตามวิธีมาตรฐานของ Miller (1989)

#### เวลาและสถานที่

เวลา : เดือนตุลาคม 2554 – เดือนกันยายน 2558

สถานที่ : ห้องปฏิบัติการกลุ่มงานวิจัยการปราบศัตรูพืชทางชีวภาพ กลุ่มกีฏและสัตววิทยา

สำนักวิจัยพัฒนาการอารักขาพืช

## 8. ผลการทดลองและวิจารณ์

หลังการผสมสารโคโตซาน และ กัม อัตรา 0.05% ในผลิตภัณฑ์ไส้เดือนฝอย พบว่า ภายในเวลา 1 ชั่วโมง โคโตซาน และ กัม ไม่มีผลต่อการมีชีวิตของไส้เดือนฝอย และเมื่อนำไส้เดือนฝอยนี้ไปทดสอบคุณภาพตามวิธีมาตรฐานของ Miller (1989) โดยนำสารแขวนลอยของไส้เดือนฝอย 1 ตัว หยดลงบนกระดาษกรองในภาดหลุมขนาด 24 หลุมต่อภาด ก่อนใส่หนอนกินรังผึ้ง 1 ตัว ไส้เดือนฝอยนี้ยังคงมีคุณภาพสามารถเข้าทำลายแมลงได้ไม่เปลี่ยนแปลง เมื่อเวลาผ่านไป 2 สัปดาห์ ไส้เดือนฝอยมีชีวิตรอดและประสิทธิภาพการเข้าทำลายแมลงไม่เปลี่ยนแปลงเช่นกัน และที่เวลา 3 เดือน ไส้เดือนฝอยมีเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดในระดับสูง และยังคงมีประสิทธิภาพการเข้าทำลายแมลง

ทดสอบขนาดบรรจุ ต่อความอยู่รอดของไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ชนิดผง โดยศึกษาขนาดบรรจุไส้เดือนฝอยชนิดผง 4 ระดับ ได้แก่ 10, 15, 20 และ 25 ล้านตัวต่อภาชนะบรรจุขนาด 80 ลูกบาศก์เซนติเมตร ทุก 2 สัปดาห์ สุ่มตัวอย่างไส้เดือนฝอยจำนวน 1 กรัม นำมาละลายน้ำและตรวจการมีชีวิตรอดของไส้เดือนฝอยและประสิทธิภาพการเข้าทำลายแมลงตามวิธีการของ Miller 1989 พบว่า ขนาดบรรจุไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ชนิดผงปริมาตร 5 กรัม ซึ่งมีไส้เดือนฝอยเข้มข้นอัตรา 10 ล้านตัวต่อภาชนะบรรจุขนาด 80 ลูกบาศก์เซนติเมตร เป็นกรรมวิธีที่ไส้เดือนฝอยมีชีวิตรอดสูงกว่ากรรมวิธีอื่น จะเห็นว่าภาชนะในการเก็บรักษาและปริมาตรชีวภัณฑ์ที่บรรจุในภาชนะ มีความสัมพันธ์กัน หากไม่เหมาะสม จะทำให้ชีวภัณฑ์หรือผงขึ้นที่ภายในมีไส้เดือนฝอย *S. carpocapsae* ซึ่งเป็นสิ่งมีชีวิตที่ต้องการความชื้นในการดำรงชีวิต ได้รับผลกระทบ จากการทดลอง กรรมวิธีที่บรรจุไส้เดือนฝอย อัตราตั้งแต่ 15-25 ล้านตัว ไส้เดือนฝอยมีเปอร์เซ็นต์การตายสูง และพบว่าผงขึ้นนั้นมีการระเหยของน้ำสูง และแห้ง หลังการทดลอง 5 เดือน ในการทดลองครั้งนี้ไม่สามารถวัดความชื้นของชีวภัณฑ์ผงละลายน้ำได้เนื่องจากขาดเครื่องมือ ขนาดบรรจุชีวภัณฑ์เดิม คือ ปริมาตร 75 กรัม ซึ่งมีไส้เดือนฝอย 50 ล้านตัวบรรจุในกระป๋องทรงสูงปริมาตร 300 ลูกบาศก์เซนติเมตร ไส้เดือนฝอยมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตสูงกว่า และเมื่อเก็บภาชนะในสภาพที่มีการรักษาอุณหภูมิให้คงที่ตลอดระยะเวลาการเก็บรักษาที่ อุณหภูมิ 5-7 องศาเซลเซียส พบว่า ความชื้นของชีวภัณฑ์มีการเปลี่ยนแปลงลดลง แต่อยู่ในระดับที่ปลอดภัยและไม่มีผลกระทบต่อการใช้ชีวิตของไส้เดือนฝอยระยะเข้าทำลายแมลง (ชีวภัณฑ์) ที่บรรจุภายในภาชนะ

## 9. สรุปผลการทดลองและข้อเสนอแนะ

สารเสริมประสิทธิภาพที่เพิ่มไปในชีวภัณฑ์ทั้ง กัมและโคโตซานไม่มีผลต่อเปอร์เซ็นต์การมีชีวิตของไส้เดือนฝอยขนาดของภาชนะที่บรรจุและปริมาตรชีวภัณฑ์ที่บรรจุในภาชนะ มีความสัมพันธ์กัน ขนาดที่เหมาะสมสำหรับชีวภัณฑ์ไส้เดือนฝอยผงละลายน้ำ คือ ปริมาตรผงขึ้น 75 กรัม ซึ่งมีไส้เดือนฝอย 50 ล้านตัว ต่อ ภาชนะขนาด 300 ลูกบาศก์เซนติเมตร ขนาดบรรจุที่เล็กลง ปริมาตรที่บรรจุต้องปรับลดในอัตราที่เหมาะสม จาก

การทดลองครั้งนี้พบว่าภาชนะขนาด 80 ลูกบาศก์เซนติเมตร สามารถบรรจุผงดินปริมาตร 5 กรัมซึ่งมีไส้เดือนฝอยขึ้น 10 ล้านตัว เป็นอัตราที่เหมาะสม ไส้เดือนฝอยมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตได้สูง หลังการทดลอง 5 เดือน

## 10. การนำผลงานวิจัยไปใช้ประโยชน์

### 11. คำขอบคุณ (ถ้ามี)

### 12. เอกสารอ้างอิง

วัชรีย์ สมสุข. 2544. ไส้เดือนฝอยศัตรูแมลง, หน้า 209-244. ใน การควบคุมแมลงศัตรูพืชโดยชีววิธีเพื่อการเกษตรยั่งยืน. เอกสารวิชาการ กองกัญและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร.

วัชรีย์ สมสุข และสุทธิชัย สมสุข. 2544. รายงานผลงานวิจัยฉบับสมบูรณ์ เรื่องผลงานวิจัยโครงการวิจัยและพัฒนาการผลิตไส้เดือนฝอยศัตรูแมลงในระดับการค้าจัดพิมพ์โดย กรมวิชาการเกษตร สำนักงานกองทุนสนับสนุนการวิจัย และมหาวิทยาลัยธรรมศาสตร์ 172 หน้า.

Bedding, R.A. 1981. Low cost In Vitro mass production of *Neoaplectana* and *Heterorhabditis* species (Nematoda) for field control of insect pests. *Nematologica* 27 : 109-114.

Cabanillas, H.E., G.O. Jr. Poinar and J.R. Raulston. 1994. *Steinernema riobravisi* n. sp. (Rhabditida: Steinernematidae) from Texas. *Fundam. Appl. Nematol.* 17:123-131

Friedman, M.J. 1990. Commercial production and development. pp. 153-172 In R. Gaugler and H.K. Kaya, eds.. *Entomopathogenic nematodes in biological control*. Boca Raton, FL: CRC Press.

Miller, R. W. 1989. Novel pathogenicity assessment technique for *Steinernema* and *Heterorhabditis* Entomopathogenic nematodes. *J. Nematol.* 21:574.(abstr.)

Poinar, G. O. and G. M. Thomas. 1966. Significance of *Achromobacter* nematophilus Poinar and Thomas (*Achromobacteriaceae*: *Eubacteriales*) in the development of the nematode, DD-136 (*Neoaplectana* sp., *Steinernematidae*). *J. Parasitol.* 56:385-390.

### 13. ภาคผนวก

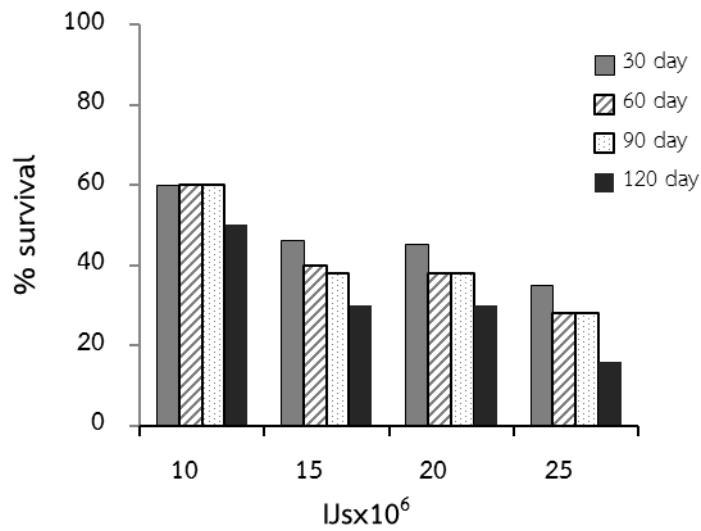


Figure 1 Survival percentage of entomopathogenic nematode, *Steinernema riobrave* Maintained in powder formulation at 5-7 °C.

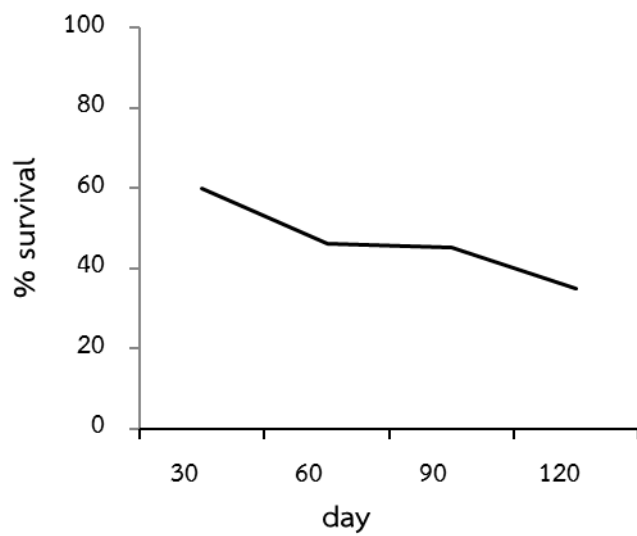


Figure 2 Survival percentage of entomopathogenic nematode, *Steinernema riobrave* after maintained in powder formulation at 30 day.

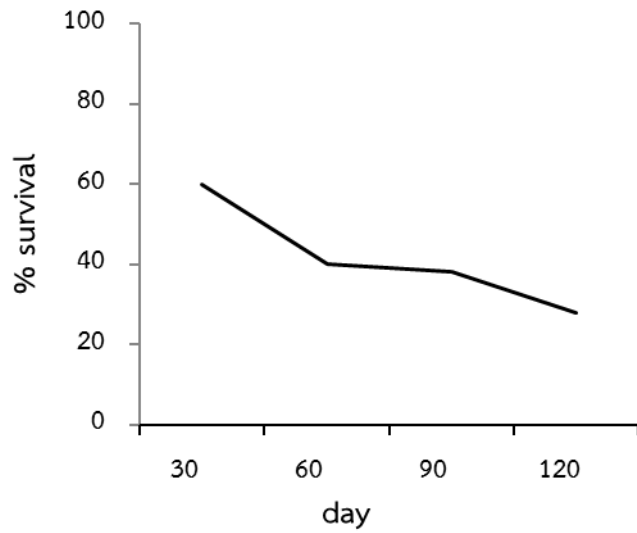


Figure 3 Survival percentage of entomopathogenic nematode, *Steinernema riobrave* after maintained in powder formulation at 60 day.

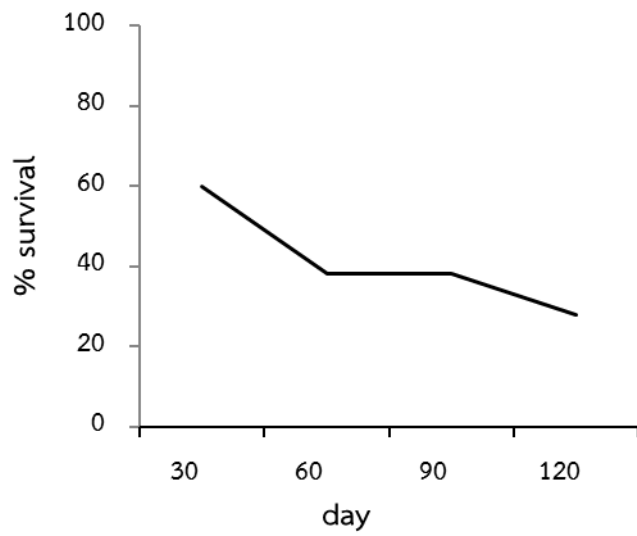


Figure 4 Survival percentage of entomopathogenic nematode, *Steinernema riobrave* after maintained in powder formulation at 90 day.

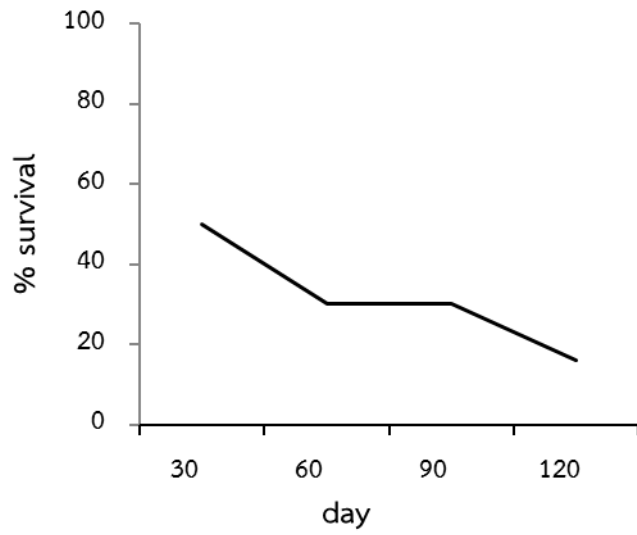


Figure 5 Survival percentage of entomopathogenic nematode, *Steinernema riobrave* after maintained in powder formulation at 120 day.