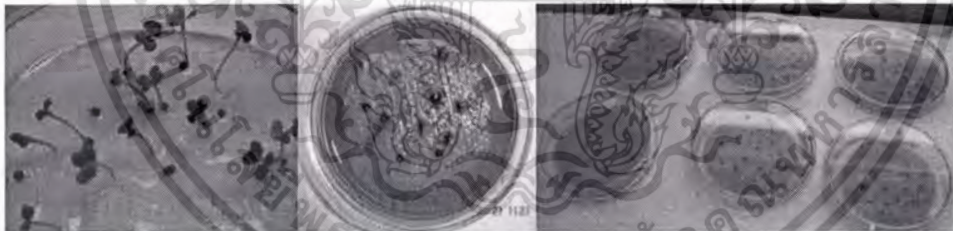




# รายงานการวิจัยประจำปีงบประมาณ 2549

ผลกระทบของแสงและอุณหภูมิที่มีต่อเสถียรภาพการออก  
ฤทธิ์ของสารสกัดจากสาหร่ายในการยับยั้งการงอกและการ  
เติบโตของเมล็ดพืชทดสอบ

Effect of light and temperature on stability of algal  
extract to the germination of bioassay seed



นางสาวสุนิรัตน์ เรืองสมบูรณ์

ภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมง

คณะเทคโนโลยีการเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหาร ลาดกระบัง

กรุงเทพฯ 10520

พ.ศ. 2549

RCH

SH

389.6

ศร 82 18 ค. 1

เลขหมู่..... 67395

เลขทะเบียน..... 29 พ.ย. 2549

วัน,เดือน,ปี.....

b. 11662936  
i. ....

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## รายงานการวิจัยประจำปีงบประมาณ 2549

เรื่อง

ผลกระทบของแสง และอุณหภูมิ ที่มีต่อเสถียรภาพการออกฤทธิ์ของ  
สารสกัดจากสาหร่ายในการยับยั้งการงอกและการเติบโตของเมล็ด

พืชทดสอบ

Effect of light and temperature on stability of algal extract to the  
germination of bioassay seed

โดย

นางสาวสุนิรัตน์ เรืองสมบูรณ์

ภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมง

คณะเทคโนโลยีการเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหาร ลาดกระบัง

กรุงเทพฯ 10520

พ.ศ. 2549

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

## บทคัดย่องานวิจัย

### เรื่อง

ผลกระทบของแสง และอุณหภูมิ ที่มีต่อเสถียรภาพการออกฤทธิ์ของสารสกัดจากสาหร่ายในการยับยั้งการงอกและการเติบโตของเมล็ดพืชทดสอบ

การศึกษาผลกระทบของแสงและอุณหภูมิต่อการคงตัวของสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพของสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงิน *P. angustissimum* และ *O. jatorvensis* ที่มีผลต่อการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้ง โดยเก็บรักษาเซลล์สาหร่ายอบแห้งไว้ภายใต้สภาวะ 4 และ 25 องศาเซลเซียส ภายใต้สภาวะที่ได้รับแสงและไม่ได้รับแสง เป็นเวลา 0, 30, 60, 90 และ 120 วัน จากนั้นแบ่งเซลล์สาหร่ายมาสกัดสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพเพื่อทดสอบการยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้ง โดยใช้น้ำเป็นชุดควบคุมการงอก ผลการศึกษาพบว่า สารสกัดจากสาหร่ายทั้งสองชนิดที่เก็บรักษาไว้ในทุกสภาวะ สามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งได้ 100 เปอร์เซ็นต์ โดยยับยั้งการงอกได้สูงกว่าชุดควบคุมและมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $P < 0.05$ ) นอกจากนี้ยังได้นำเซลล์สาหร่ายอบแห้งของ *P. angustissimum* และ *O. jatorvensis* มาผสมในดินและเก็บรักษาไว้ในอุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 0, 1, 2, 3, 4 และ 5 สัปดาห์ จากนั้นแบ่งดินผสมสาหร่ายมาสกัดสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพและทดสอบการยับยั้งการงอกโดยมีน้ำและสารสกัดจากดินเป็นชุดควบคุม ผลพบว่าสารสกัด ที่เก็บไว้ เป็นระยะเวลาต่างๆ กันให้ผลในการยับยั้งการงอกได้อย่างสมบูรณ์เช่นเดียวกัน โดยสามารถยับยั้งการงอกได้ 100 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติกับที่ 0-4 สัปดาห์ ซึ่งยับยั้งได้สูงกว่าชุดควบคุมและมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับชุดควบคุม ( $P < 0.05$ )

คำสำคัญ : สาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงิน *Oscillatoria*, *Phormidium* สารสกัดจากสาหร่าย การยับยั้งการงอก

ผลกระทบของแสง และอุณหภูมิ ที่มีต่อเสถียรภาพการออกฤทธิ์ของสารสกัดจากสาหร่ายในการยับยั้ง  
การงอกและการเติบโตของเมล็ดพืชทดสอบ

Effect of light and temperature on stability of algal extract to the germination of  
bioassay seed

คำนำ

การเพิ่มขึ้นของประชากรในปัจจุบันทำให้มีความต้องการอาหารในการบริโภคผลผลิตต่าง ๆ ทาง  
การเกษตรเพิ่มขึ้นเช่นกัน เกษตรกรผู้ผลิตจึงต้องเร่งการผลิตและเพิ่มกำลังการผลิตขึ้น เพื่อให้เพียงพอต่อ  
ความต้องการของผู้บริโภค ปัญหาในการผลิตผลผลิตของเกษตรกร โดยเฉพาะการปลูกพืชต่าง ๆ คือ  
ปัญหาของศัตรูพืชและวัชพืช โดยมีปัญหาทำลายผลผลิต ส่วนวัชพืชจะแย่งน้ำและธาตุอาหารจากพืชที่  
เกษตรกรเพาะปลูกทำให้ผลผลิตที่ได้ลดลงและคุณภาพของผลผลิตไม่ได้ตามความต้องการ การป้องกัน  
และกำจัดวัชพืชเป็นขั้นตอนที่สิ้นเปลืองแรงงาน เวลา และเพิ่มต้นทุนในการผลิต จึงได้มีการนำสาร  
สังเคราะห์ทางเคมีมาใช้ในการควบคุมและกำจัดวัชพืช แต่สารพิษเหล่านี้จะเป็นพิษต่อผู้ที่ใช้มีการตกค้าง  
ในดิน อากาศ และยังคงค้างอยู่ในผลผลิตที่นำออกมาจำหน่ายให้กับผู้บริโภค

ดังนั้นในปัจจุบันจึงได้มีความพยายามในการหาวิธีในการกำจัดวัชพืช ซึ่งเป็นวิธีที่ปลอดภัยต่อ  
สิ่งแวดล้อมและต่อผู้ใช้ ซึ่งมีหลายวิธีด้วยกัน โดยใช้การกำจัดวัชพืชโดยวิธีชีวภาพ (biological control)  
เป็นวิธีหนึ่งที่ได้รับนิยมนับเป็นที่ยิ่งในปัจจุบัน โดยได้มีการค้นหาสารสกัดจากธรรมชาติมาทดแทน  
สารเคมีในปัจจุบัน โดยมุ่งเน้นให้มีการตกค้างในสิ่งแวดล้อมและในผลผลิตน้อยที่สุด ซึ่งพบว่าในพืช  
หลายชนิดมีการสร้างสารเคมีเพื่อยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชชนิดอื่น ๆ ได้เป็นอย่างดี จึงมีการนำมา  
เป็นสารควบคุมและกำจัดวัชพืชกันอย่างแพร่หลาย

สาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินบางชนิดสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของแบคทีเรีย เชื้อรา ไวรัส โปร  
โตซัว สิ่งมีชีวิตขนาดเล็ก และสาหร่ายที่อยู่ในบริเวณเดียวกันได้ นอกจากนี้สารสกัดที่ได้จากสาหร่ายสี  
เขียวแกมน้ำเงินหรือไซยาโนแบคทีริน จะมีฤทธิ์เป็นสารยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชชั้นสูง การใช้สาร  
สกัดจากพืชในการยับยั้งหรือกำจัดวัชพืชเป็นวิธีที่ช่วยลดการใช้สารเคมี แต่การใช้สารสกัดนี้มีข้อจำกัด  
คือ ใช้ได้ในพื้นที่ไม่กว้างมาก ต้องใช้พืชที่มีสารพิษในปริมาณมาก เหมาะสำหรับพื้นที่ที่มีศัตรูพืชระบาด  
ไม่มาก ต้องใช้บ่อยครั้ง เนื่องจากสารจากพืชจะสลายตัวได้เร็ว

ดังนั้นการศึกษานี้จึงมีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาถึงเสถียรภาพ หรือความคงตัวของสารออกฤทธิ์ที่  
สกัดจากสาหร่ายในการยับยั้งการงอกของเมล็ดพืชทดสอบ เมื่อเก็บสารสกัดจากสาหร่ายไว้ที่ระดับ  
อุณหภูมิ ระดับแสง และระยะเวลาที่แตกต่างกัน เพื่อหาวิธีที่เหมาะสมในการเก็บรักษาสารสกัดจาก  
สาหร่ายเพื่อให้สามารถใช้งานได้มีประสิทธิภาพดีที่สุด

### วัตถุประสงค์

1. ศึกษาเสถียรภาพการออกฤทธิ์ของสารสกัดจากสาหร่ายในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของเมล็ดพืชทดสอบ
2. ศึกษาผลกระทบของแสง อุณหภูมิ ที่มีต่อเสถียรภาพการออกฤทธิ์ของสารสกัดจากสาหร่ายในการยับยั้งการงอกและการเติบโตของเมล็ดพืชทดสอบ



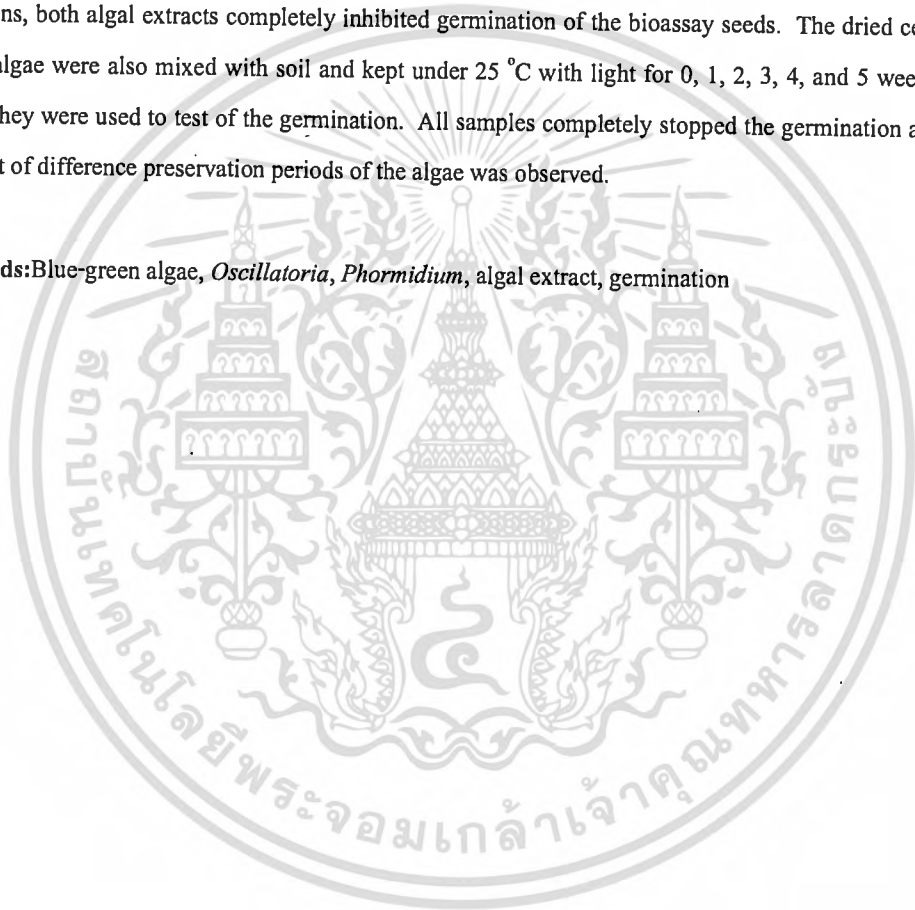
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า  
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

### Abstract

#### Effect of light and temperature on stability of algal extract to the germination of bioassay seed

Dried algal cells of blue-green algae, *P. angustissimum* and *O. jatorvensis*, were kept under 4°C and 25°C with and without light for 0, 30, 60, 90, and 120 days, and used to test for the effect on the germination of bioassay seeds. Water was use as a control sample. At all preservation periods and conditions, both algal extracts completely inhibited germination of the bioassay seeds. The dried cells of two algae were also mixed with soil and kept under 25 °C with light for 0, 1, 2, 3, 4, and 5 weeks. Again, they were used to test of the germination. All samples completely stopped the germination and no effect of difference preservation periods of the algae was observed.

**Keywords:**Blue-green algae, *Oscillatoria*, *Phormidium*, algal extract, germination



### ตรวจเอกสาร

การเพิ่มขึ้นของประชากรในปัจจุบันทำให้มีความต้องการอาหารในการบริโภคผลผลิตต่าง ๆ ทาง การเกษตรเพิ่มขึ้นเช่นกัน เกษตรกรผู้ผลิตจึงต้องเร่งการผลิตและเพิ่มกำลังการผลิตขึ้น เพื่อให้เพียงพอต่อ ความต้องการของผู้บริโภค ปัญหาในการผลิตผลผลิตของเกษตรกร โดยเฉพาะการปลูกพืชต่าง ๆ คือ ปัญหาของศัตรูพืชและวัชพืช โดยมีปัญหาทำลายผลผลิต ส่วนวัชพืชจะแย่งน้ำและธาตุอาหารจากพืชที่ เกษตรกรเพาะปลูกทำให้ผลผลิตที่ได้ลดลงและคุณภาพของผลผลิตไม่ได้ตามความต้องการ การป้องกัน และกำจัดวัชพืชเป็นขั้นตอนที่สิ้นเปลืองแรงงาน เวลา และเพิ่มต้นทุนในการผลิต จึงได้มีการนำสาร สังกะสีทางเคมีมาใช้ในการควบคุมและกำจัดวัชพืช แต่สารพิษเหล่านี้จะเป็นพิษต่อผู้ใช้มีการตกค้าง ในดิน อากาศ และยังคงค้างอยู่ในผลผลิตที่นำออกมาจำหน่ายให้กับผู้บริโภค

ดังนั้นในปัจจุบันจึงได้มีความพยายามในการหาวิธีในการกำจัดวัชพืช ซึ่งเป็นวิธีที่ปลอดภัยต่อ สิ่งแวดล้อมและต่อผู้ใช้ ซึ่งมีหลายวิธีด้วยกัน โดยใช้ในการกำจัดวัชพืชโดยวิธีชีวภาพ (biological control) เป็นวิธีหนึ่งที่ได้รับการนิยมนับอย่างยิ่งในปัจจุบัน โดยได้มีการค้นหาสารสกัดจากธรรมชาติมาแทน สารเคมีในปัจจุบัน โดยมุ่งเน้นให้มีการตกค้างในสิ่งแวดล้อมและในผลผลิตน้อยที่สุด ซึ่งพบว่าในพืช หลายชนิดมีการสร้างสารเคมีเพื่อยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชชนิดอื่น ๆ ได้เป็นอย่างดี จึงมีการนำมา เป็นสารควบคุมและกำจัดวัชพืชกันอย่างแพร่หลาย

ซึ่งพืชหลายชนิดมีการสร้างสารเคมีขึ้นภายในต้นและปลดปล่อยออกมาเพื่อควบคุมการ เจริญเติบโตของพืชอื่น ๆ ที่อยู่ใกล้เคียงเป็นลักษณะหนึ่งของการแข่งขันกันของพืชซึ่งเรียกปรากฏการณ์ นี้ว่า อัลลีโลพาตี (allelopathy) และเรียกสารเคมีที่พืชสร้างขึ้นว่า อัลลีโลเคมีคอลล (allelochemical) ซึ่งสาร เหล่านี้จะมีผลทั้งในด้านการกระตุ้นและยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของพืช เมื่อสารอัลลีโลเคมีคอลล ถูกปล่อยออกสู่สิ่งแวดล้อม พืชที่เป็นตัวรับจะรับเอาสารเหล่านั้นเข้าสู่ตัวเองโดยวิธีต่าง ๆ ซึ่งจะมีผล ยับยั้งขบวนการหรือปฏิกิริยาต่าง ๆ ของพืชที่เป็นผู้รับ เช่น มีผลต่อการแบ่งเซลล์ การยึดตัวของเซลล์ การ เปิดปากใบ การสังเคราะห์แสง การหายใจ การสังเคราะห์โปรตีน การดูดซึมธาตุอาหารของพืช (พรชัย, 2540)

สาหร่ายเป็นพืชขนาดเล็กที่พบแพร่กระจายทั่วไปตามธรรมชาติทั้งน้ำจืดและน้ำเค็ม และมีการบลู มมากในธรรมชาติและบ่อเลี้ยงสัตว์น้ำ และพบว่าสาหร่ายบางชนิดมีความสามารถในการยับยั้งการ เจริญเติบโตของพืชบางชนิดได้เป็นอย่างดี ดังนั้นจึงได้มีแนวคิดที่จะนำสาหร่ายที่มีมากตามธรรมชาติมา ใช้ในการควบคุมวัชพืช ซึ่งจะเป็วิธีที่ปลอดภัยต่อสิ่งแวดล้อม มีการตกค้างในดิน น้ำ และผลผลิต น้อย กว่าสารสังเคราะห์ทางเคมี และยังมีความเป็นพิษต่อผู้ใช้น้อยมาก

สาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินบางชนิดสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของแบคทีเรีย เชื้อรา ไวรัส โปรโตซัว สิ่งมีชีวิตขนาดเล็ก และสาหร่ายที่อยู่ในบริเวณเดียวกันได้ โดยมีรายงานการใช้สารสกัดจาก สาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินเป็นสารปฏิชีวนะในการต้านทานเชื้อรา แบคทีเรีย และสาหร่ายด้วยกันเอง สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพที่ได้จากสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินอาจนำไปประยุกต์ใช้ในทางยาให้กับมนุษย์และ

สัตว์ หรือนำไปใช้ทางด้านการเกษตรได้ (Patterson และคณะ, 1994; Borowitzka, 1995; Kreitlow และคณะ, 1999; Schlegel และคณะ, 1999) และสารสกัดจากสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินพวก *Oscillatoria angustissima* และ *Calothrix parietina* สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของสิ่งมีชีวิตขนาดเล็ก และสาหร่ายบางชนิดได้ (Issa, 1999)

Moreland (1980) ได้รายงานว่าการสกัดที่ได้จากสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินหรือไซยาโนแบคทีริน จะมีฤทธิ์เป็นสารกำจัดวัชพืชในส่วนของเนื้อเยื่อไทลาคอยด์ ส่งผลให้จำนวนคลอโรพลาสต์น้อยลงและจะยับยั้งการถ่ายทอดอิเล็กตรอนในกระบวนการสังเคราะห์แสงที่ระบบแสง 2 นอกจากนี้ยังมีรายงานถึงการใช้สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพของสาหร่ายในการยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชชั้นสูง Gleason and Baxa (1999) รายงานว่า สารที่สกัดได้จากสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินบางชนิดที่เรียกว่า ไซยาโนแบคทีริน ซึ่งเป็นผลิตภัณฑ์ทางธรรมชาติจะมีพิษต่อสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินด้วยกันเอง โดยความเข้มข้นที่เป็นพิษจะอยู่ที่ประมาณ 5  $\mu\text{M}$  โดยไซยาโนแบคทีรินจะสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชพวกยูคาริโอตได้เช่นเดียวกัน โดยพบว่าไซยาโนแบคทีรินมีความเป็นพิษอย่างรุนแรงต่อกระบวนการสังเคราะห์แสงของพืช

นอกจากนี้ Gleason and Case (1986) ยังได้ทดลองใช้ไซยาโนแบคทีริน ซึ่งเป็นสารสกัดจาก *Scytonema hofmanni* มายับยั้งการเจริญเติบโตของพืชชั้นสูงซึ่งประกอบด้วย พืชที่อาศัยอยู่ในน้ำ เช่น *Lamna* sp. และพืชที่อาศัยอยู่บนพื้นดิน เช่น ข้าว และ ต้นถั่ว โดยไซยาโนแบคทีรินจะมีผลเกี่ยวข้องกับคลอโรพลาสต์และจะยับยั้งปฏิกิริยาของฮิลล์ โดยไซยาโนแบคทีริน จะไม่มีผลต่อระบบการสังเคราะห์แสงที่หนึ่ง ซึ่งไซยาโนแบคทีรินจะมีผลต่อการยับยั้งการเปลี่ยนแปลงของออกซิเจนในการถ่ายทอดอิเล็กตรอนของปฏิกิริยาการสังเคราะห์แสงในพืชทั้งหมด ส่วนใหญ่บริเวณที่เกิดปฏิกิริยาจะอยู่ในระบบการสังเคราะห์แสงที่สอง

โดยไซยาโนแบคทีริน มีคุณสมบัติเป็นสารปฏิชีวนะ (antibiotic) และแอลลีโลพาติก (allelopathic effect) คือสามารถยับยั้งการเติบโตของสาหร่ายทะเลพืชชั้นสูงได้ (Gleason and Paulson, 1984 ; Lee, 1995) ไซยาโนแบคทีรินมีน้ำหนักโมเลกุล 430.884 สูตรทางเคมีคือ  $\text{C}_{23}\text{H}_{23}\text{ClO}_6$  ประกอบด้วย diaryl substituted lactone และ chlorinated aromatic nucleus (Mason และคณะ, 1982)

การทดลองฉีดไซยาโนแบคทีรินในพืชในระยะเวลาอันสั้นพบว่าทำให้น้ำหนักแห้งที่ได้น้อยมาก แสดงว่าไซยาโนแบคทีรินจะยับยั้งการเจริญเติบโตของพืช และที่ความเข้มข้นของไซยาโนแบคทีรินสูงๆ จะสามารถฆ่าพืชได้แต่ไม่ทั้งหมดจะขึ้นอยู่กับชนิดของพืช (Gleason and Case, 1986)

Lee และ Gleason (1994) สกัดสารไฮดรอกซีไซยาโนแบคทีริน (hydroxycynobacterin) จาก *Scytonema hofmanni* โดยสารนี้จัดเป็นแอนาล็อก (analog) ของไซยาโนแบคทีริน มีคุณสมบัติละลายได้ดีในตัวทำละลายมีขี้ผึ้งและน้ำ ซึ่งจัดเป็นคุณสมบัติที่แตกต่างจากไซยาโนแบคทีริน เมื่อนำมาทดสอบปฏิกิริยา Hill reaction กับเยื่อหุ้มไทลาคอยด์ พบว่าจะยับยั้งการถ่ายทอดอิเล็กตรอนในกระบวนการ

สังเคราะห์แสงที่ 2 ได้เช่นเดียวกับไซยาโนแบคทีริน ไฮดรอกซีไซยาโนแบคทีรินจะไม่คงตัว (unstable) และสูญเสียกิจกรรม (lose activity) เมื่อทิ้งไว้ในอุณหภูมิห้อง 2-3 วัน

การทดสอบสารสกัดจากสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินต่อการงอกของเมล็ดพืชบางชนิด โดยศึกษาค่าเปอร์เซ็นต์การงอก ความยาวส่วนรากและความยาวส่วนยอดของต้นกล้าที่งอกออกจากเมล็ด พบว่าสารสกัดจากสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงิน *Hapalosiphon* sp. สามารถยับยั้งการงอกของหนุ่ยร้างนกและผักกาดขาวปลีได้ (ณัฐฐา และคณะ, 2547) และยังพบว่าสารสกัดด้วยน้ำจากสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงิน *Oscillatoria* และ *Phormidium* สามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดพืชทดสอบคือ เมล็ดผักกาดขาวกวางตุ้ง เมล็ดข้าว และหนุ่ยร้างนกได้เป็นอย่างดี (สุนิรัตน์ และจรัสญ, 2548)

### การใช้สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพของสาหร่าย

ผลของสารสกัดจากสาหร่ายต่อการงอก และการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ สุนิรัตน์ และจรัสญ (2548) รายงานผลของสารสกัดจากสาหร่ายต่อการงอก และการเจริญเติบโตของพืชทดสอบโดยศึกษาผลของสารที่สกัดจากสาหร่าย 7 ชนิด ต่อการงอก และการเจริญเติบโตของพืชปลูกและวัชพืช ใช้ความเข้มข้นของสารสกัด 3 ระดับ คือ 25, 50 และ 100 กรัมต่อลิตร โดยใช้ตัวทำละลายในการสกัดสาหร่าย 2 ชนิด คือ น้ำกลั่นและเมทานอล พบว่าสารสกัดจากสาหร่าย *Oscillatoria jasorvensis*, *Microcystis aeruginosa* และ *Phormidium angustissimum* มีผลยับยั้งเปอร์เซ็นต์การงอก ความยาวยอด ความยาวราก และการเจริญของเมล็ดข้าวพันธุ์นครศรีธรรมราช และเมล็ดผักกาดเขียวกวางตุ้งมากที่สุดตามลำดับ ผลของการสกัดด้วยน้ำจะมีศักยภาพในการยับยั้งเปอร์เซ็นต์การงอก ความยาวยอด ความยาวราก และการเจริญของเมล็ดข้าวพันธุ์นครศรีธรรมราช และเมล็ดผักกาดเขียวกวางตุ้งสูงกว่าสารสกัดด้วยเมทานอล และผลของสารสกัดจากสาหร่ายที่ความเข้มข้นเพิ่มขึ้นจะมีผลในการยับยั้งเปอร์เซ็นต์การงอก ความยาวยอด ความยาวราก และการเจริญของเมล็ดข้าวพันธุ์นครศรีธรรมราช และเมล็ดผักกาดเขียวกวางตุ้งได้มากขึ้น ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ Ohno และคณะ (2000) ที่พบว่าสารสกัดจาก red clover (*Trifolium pratense*) มีผลไปยับยั้งความยาวรากของ wild mustard (*Sinapis arvensis* L.) โดยที่ความยาวรากของ wild mustard จะลดลงเมื่อใช้สารสกัดจาก red clover ในความเข้มข้นสูงขึ้นไป

### ปัจจัยที่มีผลต่อความคงตัวและยับยั้งการเสื่อมของสารสกัดที่ได้จากธรรมชาติ

ปัจจัยที่มีผลต่อความคงตัวของสารสกัดจากธรรมชาติมีหลายปัจจัยเช่น วิธีการสกัดและเวลาในการสกัดที่แตกต่างกันในการสกัดสารจากพืช หรือสภาพการเก็บรักษา สำหรับวิธีการสกัดมีด้วยกันหลายวิธี เช่น การสกัดด้วยตัวทำละลาย การสกัดด้วยเอนไซม์ เช่น Cinar (2005) รายงานการศึกษาความคงตัวของ carotenoproteins ของ sweet potato ที่สกัดด้วยเอนไซม์ (pectinase และ cellulase) พบว่า การใช้เอนไซม์ในการสกัดทำให้รงควัตถุ (pigment) คงสภาพความเป็นธรรมชาติ และทำให้ carotenoid pigment มีความ

คงตัวมากขึ้น สอดคล้องกับการทดลองของ Pesek and Warthesen (1987) การสลายตัวที่เกี่ยวกับแสงของ carotenoid ในน้ำผัก (แครอท) โดยมีการเปรียบเทียบการสกัด พบว่า การสกัด pigment ด้วยเอนไซม์ ทำให้ carotenoid มีความคงตัวสูงกว่าการใช้วิธีการสกัดด้วยวิธีธรรมดา และการทดลองของ Cinar (2004) การสกัด carotenoid pigment ด้วยเอนไซม์ (pectinase และ cellulase) มีเพียงผนังเซลล์เท่านั้นที่แตกออก ซึ่ง carotenoid ยังคงมีพันธะกับโปรตีนภายในเซลล์ ดังนั้น การใช้เอนไซม์ในการสกัดสามารถรักษา pigment เอาไว้ได้สูงกว่าการใช้ตัวทำลายในการสกัด

สำหรับปัจจัยด้านสภาพการเก็บรักษาพบว่า มีผลสัมพันธ์กับความคงตัวของสารสกัดจากธรรมชาติ โดย มีนักวิจัยหลายท่านจากหลายฝ่ายให้ความสนใจในการศึกษาสภาพต่างๆ ที่จะทำให้สารสกัดที่ได้จากธรรมชาติที่มีความคงตัวได้นานขึ้น โดยทำการศึกษาในพืชต่างๆ และวิธีการที่ต่างกันอย่างออกไป เช่น การศึกษาเรื่องผลของอุณหภูมิในการเก็บรักษาต่อความคงตัวของ phenolics ในผลของ hawthorn (*Crataegus pinnatifida* var. major) และที่เป็นเครื่องดื่มหักจาก hawthorn โดย Chang, et al. (2005) ได้ทำการศึกษา phenolics 5 ชนิดหลักๆ กล่าวคือ epicatechin (EC), procyanidin B<sub>2</sub>, (PC- B<sub>2</sub>), chlorogenic acid (ChA), hyperoside (HP) และ isoquercitrin (IQ) ในผลของ hawthorn และในรูปของเครื่องดื่มหัก ระหว่างการเก็บรักษาในช่วงเวลา 6 เดือน ในที่มีดื่มหักที่อุณหภูมิแตกต่างกัน คือ 4, 25 และ 40°C โดยนำผลของ hawthorn มาทำ freeze-dried แล้วทำเป็นผง ผลการทดลองพบว่า ทั้งในผลของ hawthorn ที่ freeze-dried และ hawthorn ในรูปของเครื่องดื่มหักบรรจุกระป๋อง phenolic มีความคงตัวเมื่อเก็บที่อุณหภูมิ 4°C และไม่คงตัวเมื่อเก็บที่อุณหภูมิ 25 และ 40°C ซึ่งผันแปรตามการสลายตัว ที่อุณหภูมิห้อง (25°C) การสลายตัวของ EC และ PC- B<sub>2</sub> ทั้งในผลของ hawthorn และในรูปของเครื่องดื่มหักลดลง 50% และ 30% หลังจากเก็บไว้ 6 เดือน (ตามลำดับ) การเก็บตัวอย่างที่อุณหภูมิ 40°C phenolics มีผลลดลงมากกว่า โดยเฉพาะ EC และ PC- B<sub>2</sub> ซึ่งเกิดการสลายตัวเกือบทั้งหมดหลังจากเก็บไว้ 6 เดือน ส่วน HP, IQ และ ChA คงตัวที่อุณหภูมิ 25°C แต่ไม่คงตัวที่อุณหภูมิ 40°C ดังนั้น ในการศึกษาพบว่า อุณหภูมิมีอิทธิพลที่เด่นชัดในเรื่องความคงตัว และแนะนำว่า สภาพการเก็บรักษาควรเก็บที่อุณหภูมิต่ำกว่า 25°C ถ้าให้ดีที่สุดคือ 4 °C เพื่อหลีกเลี่ยงการสลายตัวของ phenolic compounds

การใช้สารสกัดจากพืชในการยับยั้งหรือกำจัดวัชพืชเป็นวิธีที่ช่วยลดการใช้สารเคมี แต่การใช้สารสกัดนี้มีข้อจำกัด คือ ใช้ได้ในพื้นที่ไม่กว้างมาก ต้องใช้พืชที่มีสารพิษในปริมาณมาก เหมาะสำหรับพื้นที่ที่มีศัตรูพืชระบาดไม่มาก ต้องใช้บ่อยครั้ง เนื่องจากสารจากพืชจะสลายตัวได้เร็ว (ชอุ่ม, 2536)

ดังนั้นการศึกษานี้จึงมีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาถึงเสถียรภาพ หรือความคงตัวของสารออกฤทธิ์ที่สกัดจากสาหร่ายในการยับยั้งการงอกของเมล็ดพืชทดสอบ เมื่อเก็บสารสกัดจากสาหร่ายไว้ที่ระดับอุณหภูมิ ระดับแสง และระยะเวลาที่แตกต่างกัน เพื่อหาวิธีที่เหมาะสมในการเก็บรักษาสารสกัดจากสาหร่ายเพื่อให้สามารถใช้งานได้อย่างมีประสิทธิภาพที่สุด

## วิธีการ

การศึกษาความคงตัวของสารสกัดจาก *P. angustissimum* และ *O.a jasorvensis* ที่เก็บในแสงและอุณหภูมิที่แตกต่างกันในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้ง

สำหรับ *P. angustissimum* และ *O.a jasorvensis* ถูกอบแห้งและสภาวะต่างๆ กัน 4 สภาวะคือในสภาวะที่มีอุณหภูมิ 25°C แบบมีแสง (ความเข้มแสง 2170 Lux) และไม่มีแสง และในที่มีอุณหภูมิ 4°C แบบมีแสง (ความเข้มแสง 385 Lux) และไม่มีแสง เก็บไว้เป็นเวลา 120 วัน นำมาสกัดสารออกฤทธิ์และทดสอบกับเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งทุกวันที 0 30 60 90 และ 120 วัน ของการเก็บรักษา

การศึกษาความคงตัวของสารสกัดจาก *P. angustissimum* และ *O.a jasorvensis* ที่คลุกเคล้ากับดินในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้ง

นำสำหรับ *P. angustissimum* และ *O.a jasorvensis* ที่บดละเอียดคลุกเคล้ากับดินในปริมาณที่เท่ากันเก็บในอุณหภูมิห้อง ใช้น้ำเป็นตัวสกัดให้มีความเข้มข้นที่สกัด คือ 50 กรัมต่อลิตร ทดสอบกับเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้ง ทุก 7 วัน ของการเก็บรักษา เป็นเวลา 5 สัปดาห์

สถานที่ทำการทดลอง

ภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมง คณะเทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

การวิเคราะห์ข้อมูล

ทำการวิเคราะห์ความแตกต่างทางสถิติด้วยโปรแกรมคอมพิวเตอร์สำเร็จรูป ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซนต์

### ผลการทดลอง และวิจารณ์ผลการทดลอง

ผลของแสงและอุณหภูมิต่อความคงตัวของสารออกฤทธิ์ในการยับยั้งการงอกของเมล็ดพืช จาก *P. angustissimum* และ *O. jasorvensis*

จากการเก็บรักษาเมล็ดอ่อนแห้งของสาหร่าย *P. angustissimum* และ *O. jasorvensis* ไว้ภายใต้แสงและอุณหภูมิที่แตกต่างกันคือ 4°C ใต้แสง (สว่าง) และไม่ใต้แสง (มืด) 25°C ใต้แสง (สว่าง) และไม่ใต้แสง และเก็บรักษาไว้เป็นเวลา 120 วัน โดยแบ่งเมล็ดสาหร่ายที่เก็บรักษาในแต่ละสภาวะมาสกัดสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพและทดสอบฤทธิ์ในการยับยั้งการงอกของเมล็ดพืชทดสอบที่ระยะเวลา 0 (เริ่มทดลอง), 30, 60, 90 และ 120 วัน หลังการเก็บรักษา ผลการศึกษาพบว่าสารสกัดจากสาหร่าย *P. angustissimum* ที่เก็บรักษาไว้ในสภาวะที่แตกต่างกันทั้ง 4 สภาวะ มีความสามารถในการยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งได้ไม่แตกต่างกัน โดยสามารถยับยั้งการงอกได้ 100 เปอร์เซ็นต์ และมีค่ายับยั้งการงอกแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับชุดควบคุม ( $P < 0.05$ ) (ตารางที่ 1) และระยะเวลาการเก็บรักษาที่แตกต่างกันระหว่าง 0-120 วัน สารสกัดจากสาหร่ายที่เก็บรักษาภายใต้ทุกสภาวะมีค่ายับยั้งการงอกไม่แตกต่างกันทางสถิติ โดยยังคงมีฤทธิ์ในการยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งได้ 100 เปอร์เซ็นต์

ถ้าหากในชุดควบคุมพบว่าเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งมีอัตราการงอกไม่แตกต่างกันทางสถิติในทุกครั้งที่ทำการทดลอง (0-120 วัน) และพบว่าในส่วนของความยาวต้นของผักกาดเขียววางตุ้งในการเพาะ ในช่วงการเก็บรักษา 120 วัน มีค่าต่ำกว่าช่วง 0-90 วัน เล็กน้อย ส่วนความยาวรากไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ (ตารางที่ 2)

ส่วนสารสกัดจากสาหร่ายชนิด *O. jasorvensis* ที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะทั้ง 4 สภาวะ และระยะเวลา 0-120 วัน ให้ผลการยับยั้งการงอกเช่นเดียวกับสารสกัดจาก *P. angustissimum* (ตารางที่ 3) โดยสภาวะการเก็บและระยะเวลาในการเก็บจะให้ผลในการออกฤทธิ์ของสารสกัดจากสาหร่ายในการยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งไม่แตกต่างกันทางสถิติ โดยยับยั้งการงอกได้ 100 เปอร์เซ็นต์ แต่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับชุดควบคุม (ตารางที่ 4)

ตารางที่ 1 เเปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตั้ง ที่ได้รับสารสกัดจาก *P. angustissimum* ที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะที่แตกต่างกันในช่วงเวลา 120 วัน

ระยะเวลาในการเก็บ (วัน)	สภาพการเก็บรักษา				
	control	4 °c สว่าง	4 °c มืด	25 °c สว่าง	25 °c มืด
0	91.6±1.7 <sup>Aa</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
30	95.0±2.9 <sup>Aa</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
60	93.3±1.7 <sup>Aa</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
90	96.6±1.7 <sup>Aa</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
120	93.3±1.7 <sup>Aa</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์เล็กที่ต่างกันในแต่ละแถวและตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์ใหญ่ที่ต่างกันในแต่ละคอลัมน์คือมีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เเปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 2 ความยาวลำต้น และความยาวรากของผักกาดเขียววางตั้งจากการทดลองใช้สารที่สกัดได้จาก *Phormidium angustissimum* ที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะที่แตกต่างกันในช่วงเวลา 120 วัน

ความยาวเฉลี่ย (cm)	เวลาในการเก็บ (วัน)	สภาพการเก็บรักษา				
		control	4 °c สว่าง	4 °c มืด	25 °c สว่าง	25 °c มืด
ลำต้น	0	1.20±0.03 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
	30	1.23±0.06 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
	60	1.24±0.01 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
	90	1.26±0.04 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
	120	1.07±0.00 <sup>Ba</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
ราก	0	5.61±0.04 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
	30	5.66±0.02 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
	60	5.45±0.11 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
	90	5.65±0.04 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>
	120	5.68±0.06 <sup>Aa</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>	0.00±0.00 <sup>b</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์เล็กที่ต่างกันในแต่ละแถวและตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์ใหญ่ที่ต่างกันในแต่ละคอลัมน์คือมีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เเปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 3 เปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ดผักกาดเขียวกวางตุ้ง ที่ได้รับสารสกัดจาก *O. jasorvensis* ที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะที่แตกต่างกันในช่วงเวลา 120 วัน

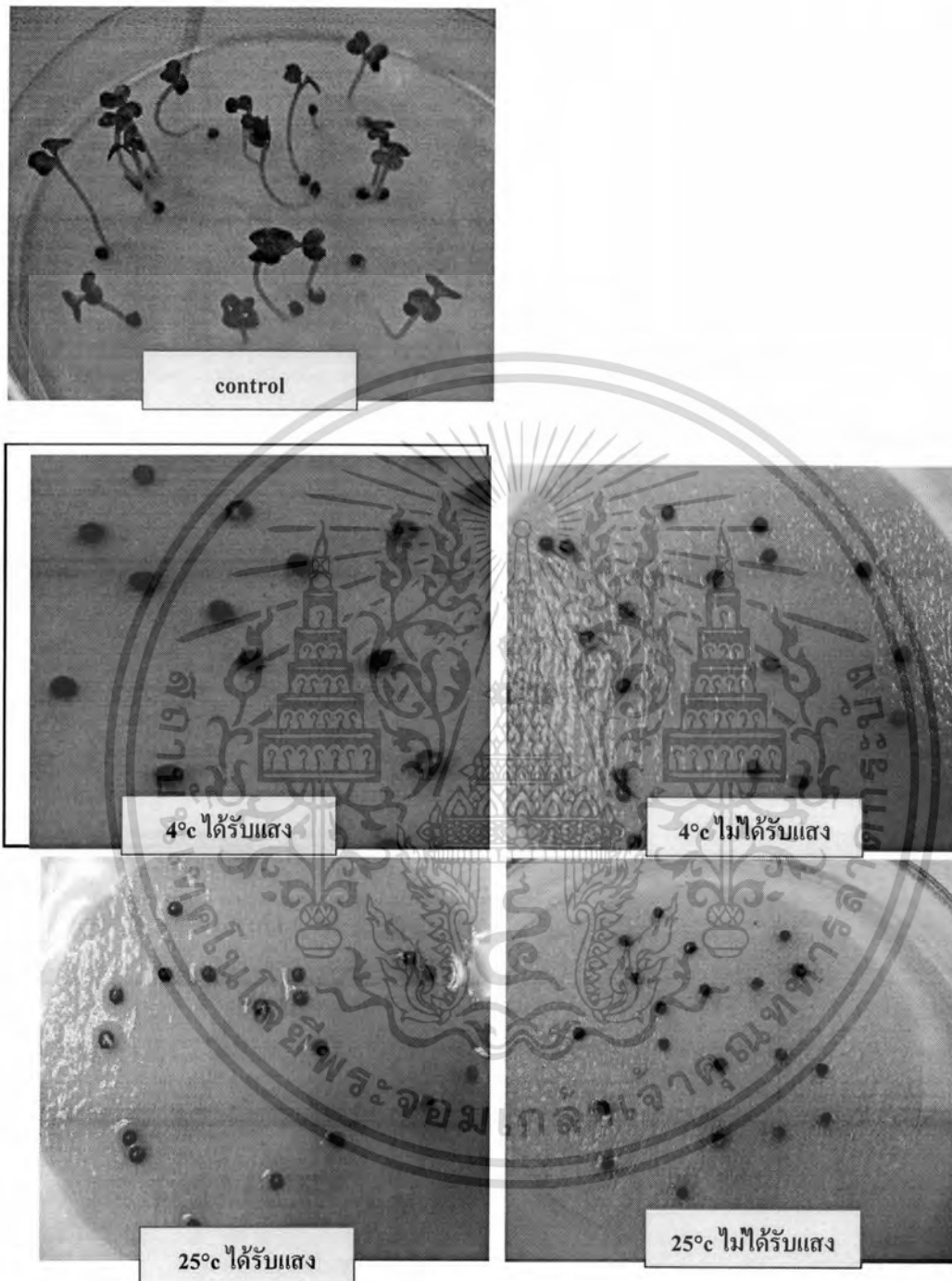
ระยะเวลาในการเก็บ (วัน)	สภาพการเก็บรักษา				
	control	4 °c สว่าง	4 °c มืด	25 °c สว่าง	25 °c มืด
0	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>
30	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>
60	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>
90	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>
120	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>	0±0.0 <sup>bA</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์เล็กที่ต่างกันในแนวนอนเดียวกันและตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์ใหญ่ที่ต่างกันในแนวตั้งเดียวกันคือมีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 4 ความยาวลำต้น และความยาวรากของผักกาดเขียวกวางตุ้งจากการทดลองใช้สารที่สกัดได้จาก *O. jasorvensis* ที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะที่แตกต่างกันในช่วงเวลา 120 วัน

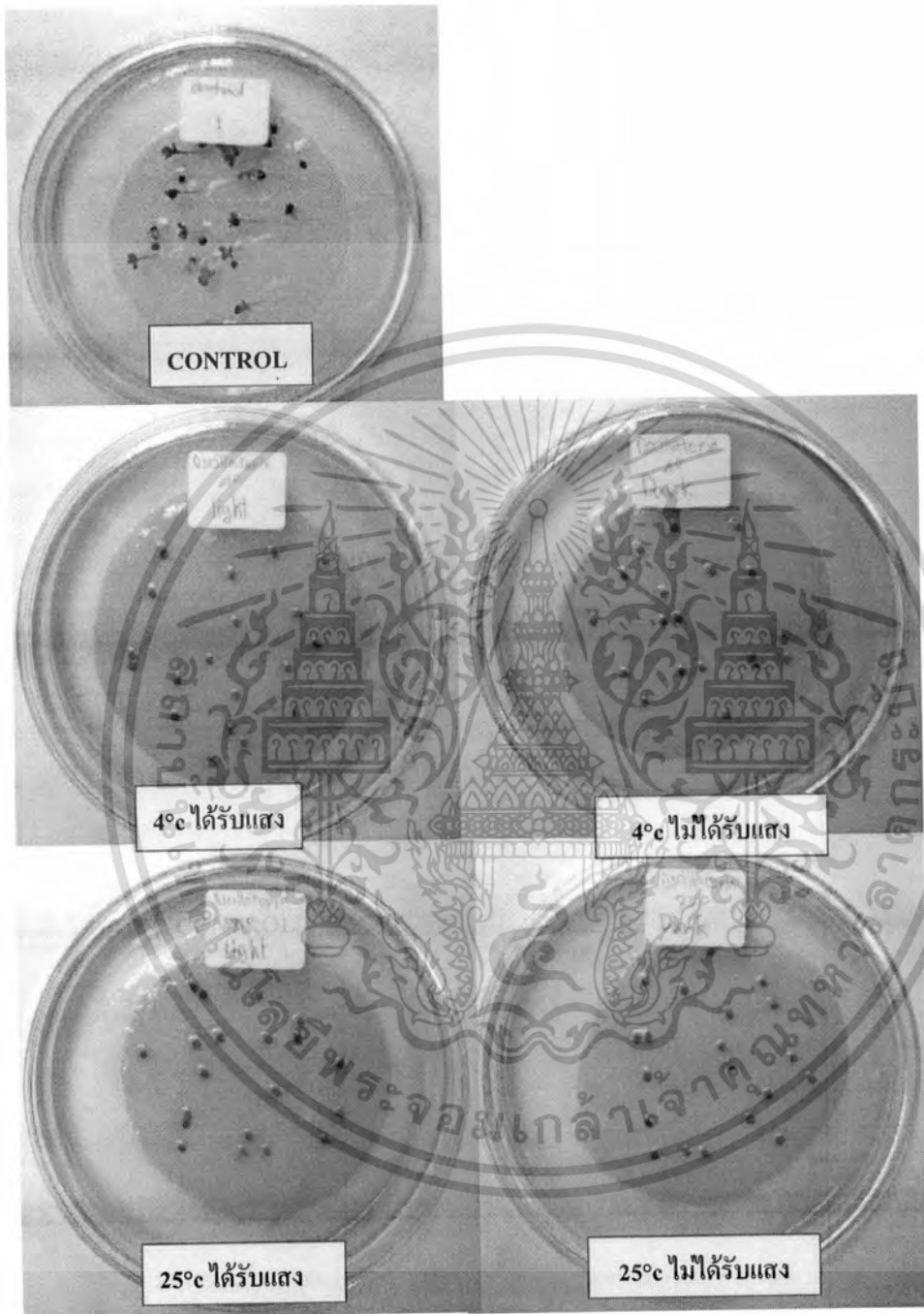
ความยาวเฉลี่ย (cm)	เวลาในการเก็บ (วัน)	สภาพการเก็บรักษา				
		control	4 °c สว่าง	4 °c มืด	25 °c สว่าง	25 °c มืด
ลำต้น	0	1.47±8.83 <sup>bA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
	30	2.02±0.15 <sup>bBC</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
	60	1.62±0.11 <sup>bA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
	90	1.74±0.14 <sup>bAB</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
	120	2.31±0.11 <sup>bc</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
	ราก	0	5.7±0.59 <sup>bA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
30		4.48±0.48 <sup>bA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
60		5.39±0.51 <sup>bA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
90		5.16±0.59 <sup>bA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>
120		5.57±0.26 <sup>bA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>	0.00±0.00 <sup>aA</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์เล็กที่ต่างกันในแนวนอนเดียวกันและตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์ใหญ่ที่ต่างกันในแนวตั้งเดียวกันคือมีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95



ภาพที่ 1 การงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งที่ได้รับสารสกัดจาก *P. angustissimum* ที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะที่แตกต่างกันไว้เป็นเวลา 120 วัน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 2 การงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางคั้งที่ได้รับสารสกัดจาก *O. jansorvensis* ที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะที่แตกต่างกันไว้เป็นเวลา 120 วันๆ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ผลของระยะเวลาต่อความคงตัวของสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพในการยับยั้งการงอกของเมล็ดพืช จากสาหร่าย *P. angustissimum* และ *O. jasorvensis* ที่ผสมในดิน

จากการผสมสาหร่ายอบแห้งลงในดินและเก็บรักษาไว้เป็นระยะเวลา 5 สัปดาห์ โดยแบ่งตัวอย่างดินที่ผสมสาหร่ายมาสกัดสารออกฤทธิ์จากสาหร่ายที่ระยะเวลาต่าง ๆ คือ 0, 1, 2, 3, 4 และ 5 สัปดาห์ พบว่าสารสกัดจากสาหร่าย *P. angustissimum* และ *O. jasorvensis* ที่ผสมในดินทิ้งไว้เป็นเวลา 5 สัปดาห์ ยังคงสามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งได้ 100 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างทางสถิติกับที่ 0-4 สัปดาห์ แต่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับเปอร์เซ็นต์การงอกของชุดควบคุมที่ใช้น้ำและใช้สารสกัดจากดินเป็นตัวทดสอบการงอก (ตารางที่ 5-8)

ตารางที่ 5 เปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้ง ที่ได้รับสารสกัดจากสาหร่าย *P. angustissimum* ที่ผสมรวมอยู่ในดิน และเก็บไว้เป็นเวลาที่แตกต่างกัน

ระยะเวลาในการเก็บ (สัปดาห์)	สภาพอุณหภูมิห้อง		
	control (น้ำ)	control (ดิน)	สาหร่ายผสมดิน
0	90.0±0.6 <sup>ABa</sup>	83.3±0.7 <sup>Aa</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
1	86.6±0.3 <sup>Aa</sup>	91.6±0.3 <sup>Ba</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
2	93.3±0.3 <sup>ABa</sup>	91.6±0.3 <sup>Ba</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
3	91.6±0.3 <sup>ABa</sup>	95.0±0.6 <sup>Ba</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
4	96.6±0.7 <sup>Ba</sup>	96.6±0.7 <sup>Ba</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>
5	95.0±0.0 <sup>Ba</sup>	95.0±0.0 <sup>Ba</sup>	0.0±0.0 <sup>b</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์เล็กที่ต่างกันในแนวนอนเดียวกันและตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์ใหญ่ที่ต่างกันในแนวตั้งเดียวกันคือมีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

67395

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 6 ความยาวลำต้น และความยาวรากของผักกาดเขียววางตุ้ง ที่ได้รับสารสกัดจากสาหร่าย *P. angustissimum* ที่ผสมรวมอยู่ในดิน และเก็บไว้เป็นเวลาที่แตกต่างกัน

ความยาวเฉลี่ย (cm)	เวลา (สัปดาห์)	สภาพอุณหภูมิห้อง		
		control (น้ำ)	control (ดิน)	สาหร่ายผสมดิน
ลำต้น	0	1.33±0.07 <sup>ABa</sup>	3.20±0.04 <sup>Ab</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	1	1.37±0.03 <sup>Aa</sup>	3.21±0.05 <sup>Ab</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	2	1.24±0.04 <sup>BCa</sup>	2.92±0.05 <sup>Bb</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	3	1.29±0.04 <sup>ABCa</sup>	2.79±0.07 <sup>Bb</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	4	1.23±0.03 <sup>BCa</sup>	2.76±0.07 <sup>Bb</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	5	1.17±0.03 <sup>Ca</sup>	2.79±0.06 <sup>Bb</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
ราก	0	5.32±0.11 <sup>Aa</sup>	5.90±0.16 <sup>Ab</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	1	5.26±0.11 <sup>Aa</sup>	5.84±0.15 <sup>Ab</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	2	5.39±0.22 <sup>Aa</sup>	5.89±0.13 <sup>Ab</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	3	5.92±0.22 <sup>Ba</sup>	6.96±0.25 <sup>Bb</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	4	5.64±0.18 <sup>ABa</sup>	6.50±0.22 <sup>Bb</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>
	5	5.97±0.16 <sup>Ba</sup>	6.75±0.21 <sup>Bb</sup>	0.00±0.00 <sup>c</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์เล็กที่ต่างกันในแต่ละวันและตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์ใหญ่ที่ต่างกันในแต่ละวันก็มีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 7 เปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้ง ที่ได้รับสารสกัดจากสาหร่าย *O. jasorvensis* ที่ผสมรวมอยู่ในดิน และเก็บไว้เป็นเวลาที่แตกต่างกัน

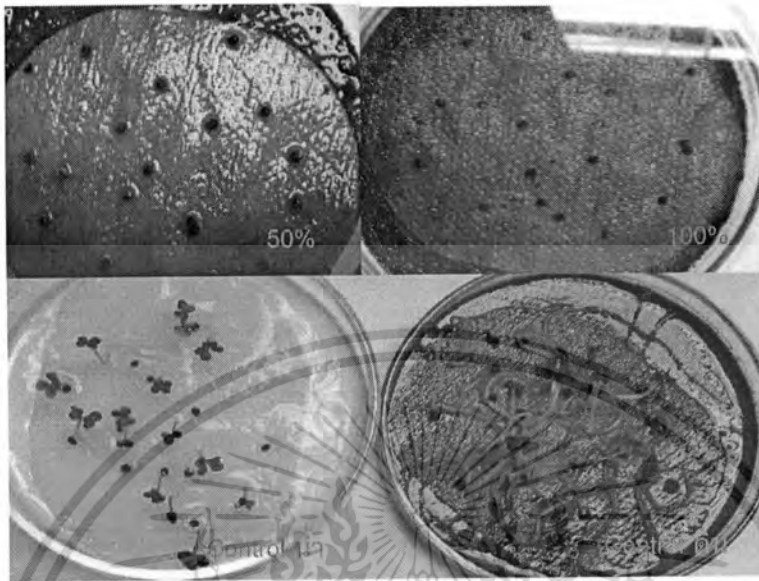
ระยะเวลาในการเก็บ (สัปดาห์)	เปอร์เซ็นต์การงอก		
	control (น้ำ)	control (ดิน)	สาหร่ายผสมดิน
0	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>
1	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>
2	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>
3	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>
4	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>
5	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	100.0±0.0 <sup>aA</sup>	0.0±0.0 <sup>bA</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์เล็กที่ต่างกันในแต่ละวันและตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์ใหญ่ที่ต่างกันในแต่ละวันก็มีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

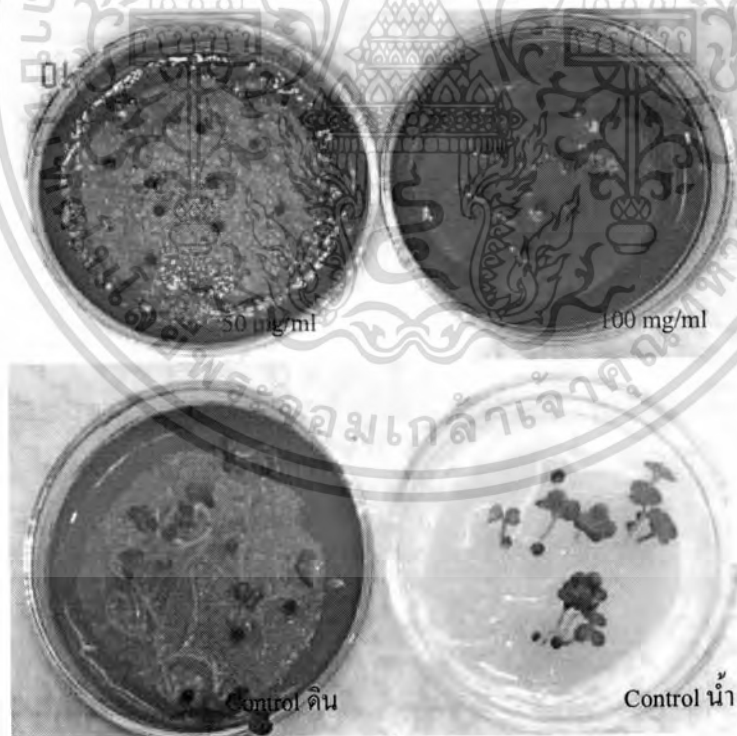
ตารางที่ 8 ความยาวลำต้น และความยาวรากของผักกาดเขียววางตุ้ง ที่ได้รับสารสกัดจากสาหร่าย *O. jatorvensis* ที่ผสมรวมอยู่ในดิน และเก็บไว้เป็นเวลาที่แตกต่างกัน อัตราส่วนความเข้มข้น 50 กรัมต่อลิตร (50%)

ความยาวเฉลี่ย (cm)	เวลา (สัปดาห์)	สภาพอุณหภูมิห้อง		
		control (น้ำ)	control (ดิน)	สาหร่ายผสมดิน
ลำต้น	0	1.09±0.10 <sup>bA</sup>	1.77±0.15 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	1	1.08±0.08 <sup>bA</sup>	2.27±0.25 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	2	1.27±0.09 <sup>bA</sup>	1.93±0.18 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	3	1.21±0.06 <sup>bA</sup>	1.85±0.20 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	4	1.22±0.08 <sup>bA</sup>	1.75±0.15 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	5	1.07±0.08 <sup>bA</sup>	1.76±0.16 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
ราก	0	3.89±0.28 <sup>bA</sup>	6.00±0.69 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	1	3.97±0.36 <sup>bA</sup>	6.17±0.59 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	2	3.77±0.34 <sup>bA</sup>	5.23±0.58 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	3	3.82±0.29 <sup>bA</sup>	6.10±0.65 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	4	4.02±0.31 <sup>bA</sup>	7.05±0.52 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>
	5	4.06±0.29 <sup>bA</sup>	6.29±0.56 <sup>cA</sup>	0.00±0.00 <sup>bA</sup>

หมายเหตุ ตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์เล็กที่ต่างกัน ในแนวนอนเดียวกันและตัวอักษรภาษาอังกฤษพิมพ์ใหญ่ที่ต่างกัน ในแนวตั้งเดียวกันคือมีความแตกต่างกันทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 3 การงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งที่ได้รับสารสกัดจาก *P. angustissimum* ผสมดินที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะที่แตกต่างกันไว้เป็นเวลา 5 สัปดาห์



ภาพที่ 4 การงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งที่ได้รับสารสกัดจาก *O. jasporensis* ผสมดินที่เก็บรักษาภายใต้สภาวะที่แตกต่างกันไว้เป็นเวลา 5 สัปดาห์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

จากการศึกษาครั้งนี้ผลของแสงและอุณหภูมิที่ต่างกันยังไม่แสดงผลที่ชัดเจนต่อการลดประสิทธิภาพของสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพจากสาหร่ายทั้งสองชนิด ซึ่งจากการศึกษาในอดีตที่ได้มีรายการไว้พบว่า แสงและอุณหภูมามีผลต่อความคงตัวของสารจากธรรมชาติ และมีผลเป็นอันดับแรกๆ ต่อความคงตัวของสารสีที่สกัดได้จากสาหร่ายชนิด *Chlorella vulgaris* และ *Haematococcus pluvialis* อย่างชัดเจน เมื่อเปรียบเทียบกับการศึกษาไว้ในที่มืดที่ระยะเวลา 1.5 ปี ปัจจัยหนึ่งที่มีผลต่อความคงตัวของ anthocyanin pigment คือ ความเข้มแสงและคุณภาพแสง (Gonveia and Empis, 2003; Mazza and Miniati, 1993; Francis, 1989) all-trans ของ  $\alpha$ -carotene,  $\beta$ -carotene และ lutein ลดลงเมื่อได้รับเวลาในการให้แสงสว่างเพิ่มมากขึ้นที่ 25 °C ที่ระดับความเข้มแสง 1500 lux (ระยะเวลาทดลอง 12 สัปดาห์) (Tang and Chen, 2000) การให้ความสว่างจาก UV (LB 301.1 BAKMED lamb, 253.7 nm, 2.1 Mw/cm<sup>2</sup>) กับ copigment complex ที่สกัดจากรากของ *Scutellaria baicalensis* Georgi มีผลในการสลายตัวของ copigment complex อย่างชัดเจน และพบว่า แสงจากดวงอาทิตย์โดยตรงเป็นปัจจัยหนึ่งที่สำคัญต่อความไม่คงตัวของ anthocyanin-copigment complex ในระหว่างที่ทำการเก็บรักษาเป็นเวลา 3 เดือน ภายใต้สภาพที่มีแสง (Bakowska, et al, 2003) ซึ่งสอดคล้องกับรายงานของ Ochoa, et al (2001) โดยพบว่า การเก็บ raspberry, sour cherry และ sweet cherry ใน glass containers ในที่มีแสงทำให้ความเข้มข้นของ pigment ลดลงอย่างชัดเจนกว่าการเก็บตัวอย่างในที่มืด (เก็บไว้เป็นเวลา 10 เดือน)

ในการศึกษาผลของอุณหภูมิต่อความคงตัวของสารที่ได้จากธรรมชาติ อุณหภูมิมีผลต่อความคงตัวของ phenolics ที่เป็นส่วนประกอบอยู่ในผลของ hawthorn (freeze-dried) และที่อยู่ในรูปของเครื่องดื่มน้ำบรรจุกระป๋องจากผลของ hawthorn พบว่า อุณหภูมิมีอิทธิพลที่เด่นชัดต่อความคงตัวของ phenolics โดยเฉพาะที่อุณหภูมิสูง (40 °C) ความคงตัวจะลดลงหลังจากเก็บรักษาไว้ 6 เดือน จึงแนะนำว่า ควรทำการเก็บรักษาในสภาพอุณหภูมิต่ำกว่า 25 °C และถ้าให้ดีกว่าควรเก็บที่อุณหภูมิ 4 °C เพื่อรักษาคุณภาพและประสิทธิภาพของผล hawthorn และหลีกเลี่ยงการสลายตัวของ phenolics ที่เป็นส่วนประกอบ (Chang, et al, 2005) โดยมีผลสอดคล้องกับรายงานของ Morasis, et al (2002) ที่พบว่า อุณหภูมิที่สูงขึ้นมีอิทธิพลสำคัญต่ออัตราการสลายตัวของ anthocyanin ที่สกัดได้จากเปลือกองุ่น (*Vitis vinifera* var. Red globe) และพบว่าจำนวน carotenoid จากแครอท (spray-drying) ลดลงเมื่อเวลาและอุณหภูมิเพิ่มขึ้น (Chen and Tang, 1998) ซึ่งมีนักวิจัยหลายท่านกล่าวว่าความคงตัวที่ลดน้อยลงนี้อาจมีผลมาจากมีการแตกตัวของ granules ภายใต้อุณหภูมิที่สูงระหว่างการผลิต (Bhandari, et al 1992) สอดคล้องกับรายงานของ Storebakken, et al (2004) ซึ่งสังเกตเห็นความคงตัวของ astaxanthin ที่ได้จากยีสต์สีแดง (*xanthophyllomyces dendrorhous*) ลดลงโดยสาเหตุจากการแตกออกของเอนไซม์ที่ผนังเซลล์ของยีสต์สีแดง

นอกจากนี้สารสกัดที่ได้จากสาหร่ายทั้งสองชนิดที่คลุกเคล้ากับดินเพื่อเลียนแบบสภาพการใช้สารสกัดในความเป็นจริง ที่ระดับความเข้มข้นของสาหร่ายที่ระดับต่างๆ จะมีความคงตัวในการยับยั้งอัตราการเจริญเติบโตของเมล็ดผักกวางตุ้งเหมือนกัน ในช่วงระยะเวลาในการเก็บรักษาสาหร่ายที่

คลุกเคล้ากับดิน ที่ระยะเวลา 0 -5 สัปดาห์ แสดงว่าสารสกัดยังคงมีการเสื่อมสลายน้อยมากในระยะเวลาที่สาหร่ายคลุกเคล้ากับดิน 0 - 5 สัปดาห์ จากผลการทดลองในรายงานฉบับนี้มีผลสอดคล้องรายงานของ คาราร์ตัน (2547) โดยได้ทดสอบการใช้ใบพุทธรักษาที่ก้านแดงคลุกผสมในวัสดุปลูก ต่อการงอกของพืชทดสอบ 4 ชนิด (ผักกาดหัว ไมยรา ข้าว หนุ่ยข้าวนก) พบว่าการใช้ใบพุทธรักษาที่ก้านแดงคลุกผสมในวัสดุปลูกมีผลยับยั้งการงอกของเมล็ดพืชทดสอบทั้ง 4 ชนิด ในขณะที่การใช้ใบที่สกัดสารแล้วทุกอัตราส่วนมีผลให้การงอกของเมล็ดพืชทดสอบไม่แตกต่างจากการไม่ใช้ใบผสมวัสดุปลูก และการเพิ่มอัตราส่วนของใบที่ไม่สกัดสารมีผลให้การงอกของเมล็ดพืชทดสอบถูกยับยั้งเพิ่มขึ้น เช่นเดียวกับการทดลองของ ยิงยง (2548) ที่ศึกษาผลของการใช้ใบประยงค์คลุกผสมในวัสดุปลูกต่อการงอกและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ (เมล็ดข้าว เมล็ดควางตุ้ง หนุ่ยข้าวนก ผักโขม) พบว่าการใช้ใบที่ไม่สกัดสารมีผลให้การงอกของผักกาดตุ้งลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ แต่ไม่มีผลต่อการงอกของเมล็ดผักโขม ข้าว และหนุ่ยข้าวนก ในขณะที่การใช้ใบที่สกัดสารแล้วไม่มีผลต่อการงอกของเมล็ดพืชทดสอบทั้ง 4 ชนิด Perera et al. (1989) รายงานผลการศึกษาวิถีพลของหญ้าชั้นอากาศที่คลุกผสมในดินต่อการเจริญของพืชปลูกคือ ฟริก กระเจียบเขียว และวัชพืชคือ ดินตุ๊กแก และ โสนคางคก โดยนำส่วนยอดหรือรากของหญ้าชั้นอากาศ ผสมดิน พบว่าการใช้ส่วนรากผสมดินมีผลยับยั้งการงอกของพืชทดสอบได้ดีกว่าการใช้ส่วนยอดผสมดิน และ Moyer and Huang (1997) รายงานว่า การคลุกผสม *gliricidia* ในดินมีผลทำให้การงอกของเมล็ดแมงลักลดลง คาราร์ตัน (2547) ยังได้ทำการศึกษาระยะเวลาการย่อยสลายของสารจากใบพุทธรักษาที่ก้านแดงที่ผสมในดิน โดยนำใบแห้งพุทธรักษาที่ก้านผสมกับดินจากสภาพธรรมชาติ เก็บในภาชนะวางที่อุณหภูมิห้อง พบว่าการใช้ดินผสมที่ไม่มีการหมักมีผลยับยั้งการงอกของเมล็ดพืชทดสอบได้ดีที่สุด ยกเว้น ไมยรา การใช้ดินที่ผสมและสารสกัดด้วยน้ำจากดินผสมใบพุทธรักษาที่ก้านแดงที่หมักไว้เป็นเวลา 7 วัน ขึ้นไป มีผลทำให้ศักยภาพการยับยั้งการงอกของเมล็ดลดลง หรือศักยภาพการยับยั้งของสารที่อยู่ในใบพุทธรักษาที่ก้านแดงลดลง เช่นเดียวกับการทดลองของ ยิงยง (2548) ที่ศึกษาผลของการใช้ดินที่ผสมใบประยงค์และหมักไว้เป็นเวลา 0 ถึง 35 วันนำมาทดสอบผลต่อการงอกของเมล็ดควางตุ้ง ผักโขม ข้าว ข้าวหนุ่ยนก พบว่าการใช้ดินผสมที่ไม่มีการหมักและดินผสมที่หมักไว้เป็นเวลา 7 วัน มีผลยับยั้งการงอกของเมล็ดพืชทดสอบทั้ง 4 ชนิดมากที่สุด ซึ่งระยะเวลาในการหมักที่เพิ่มขึ้นมีผลให้ศักยภาพในการยับยั้งลดลง ซึ่ง Yakl and Cruse (1984) ได้รายงานผลการศึกษาศักยภาพของซากข้าวโพดต่อการงอกของเมล็ดข้าวโพด พบว่าการใช้สารสกัดด้วยน้ำจากซากข้าวโพดที่ไม่ผสมดินสามารถยับยั้งความยาวรากของต้นกล้าข้าวโพดได้ 39 % ในขณะที่การใช้สารสกัดจากข้าวโพดที่ผสมดินพบว่ามีความยาวของรากลดลง แสดงให้เห็นว่าศักยภาพของสารจากซากข้าวโพดที่หมักด้วยดินถูกทำลายศักยภาพโดยจุลินทรีย์ในดินหรือเกิดจากอนุภาคของดินดูดซับสารไว้ในขณะที่ทำการหมัก เช่นเดียวกับ Heisey (1990) ซึ่งรายงานผลในการยับยั้งรากของ tree of heaven ลดลงว่าเป็นผลจากจุลินทรีย์ ส่วน Laosinwattana et al. (1997) รายงานว่าสารที่ปล่อยออกจากซากใบหญ้านวลน้อยเป็นสารที่ปล่อยออกจากซากใบโดยตรง ไม่ได้เกิดจากการย่อยสลายของจุลินทรีย์

รีย์ในดิน นอกจากนี้จูลินทรีย์ในดินยังลดประสิทธิภาพและย่อยสลายสารอัลลีโลพาทีในซากใบหญ้า นวน้อยอีกด้วย

จากการศึกษาครั้งนี้พบได้ว่าในสภาวะการเก็บรักษาสาหร่าย *P. angustissimum* และ *O. jasorvensis* ไร่ที่ 4 องศาเซลเซียส มีแสงและไม่มีแสง และ 25 องศาเซลเซียส มีแสงและไม่มีแสง ไร่เป็นเวลา 120 วัน ยังไม่มีผลทำให้เห็นความแตกต่างของการออกฤทธิ์ของสารสกัดในการยับยั้งการงอกของ เมล็ดผักกาดเขียววางตุ้ง ซึ่งอาจเป็นไปได้ว่าระยะเวลานี้อาจยังน้อยเกินไป จึงทำให้เห็นผลในการลดลงของสารสกัดในเซลล์สาหร่ายได้ไม่ชัดเจน ซึ่งโดยทั่วไปแล้วอุณหภูมิที่สูงและแสงจะมีผลทำให้เกิดการเสื่อมหรือสลายตัวของสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพได้

ส่วนสารสกัดของสาหร่ายที่ผสมไว้ในดินก็เช่นเดียวกัน แม้จะทิ้งไว้ในดินในสภาพที่มีความชื้น เพื่อเลียนแบบการนำไปใช้จริงตามธรรมชาติ สารออกฤทธิ์ในการยับยั้งการงอกของพืชก็ยังมี ประสิทธิภาพไม่ลดลง ทั้งนี้อาจเป็นเพราะจูลินทรีย์ในดินอาจย่อยสลายสารสกัดจากสาหร่ายได้ช้าหรือ ย่อยไม่ได้ เพราะสารสกัดจากสาหร่ายนี้อาจยับยั้งการทำงานของจูลินทรีย์ในดิน เนื่องจากการรายงานไว้ ว่าได้มีการค้นพบสารยับยั้งแบคทีเรีย เชื้อรา หรือไวรัสในสาหร่ายกลุ่มนี้ หรือจูลินทรีย์ อาจย่อยสลายสาร ออกฤทธิ์ทางชีวภาพจากสาหร่ายนี้ได้แต่ย่อยได้แค่เพียงบางส่วน และที่ 5 สัปดาห์ ในดินยังคงมีสารออก ฤทธิ์ทางชีวภาพอยู่ในปริมาณสูง ประสิทธิภาพในการยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งจึงยังไม่ ลดลง การศึกษาครั้งต่อไปจึงควรมีการเพิ่มระยะเวลาในการเก็บหรืออาจลดความเข้มข้นของสารสกัดลง เพื่อให้เห็นผลแตกต่างที่ชัดเจนยิ่งขึ้น

#### สรุป

การเก็บรักษาเซลล์อบแห้งของสาหร่าย *P. angustissimum* และ *O. jasorvensis* ไร่ในสภาวะ 4 องศาเซลเซียส มีแสงและไม่มีแสง 25 องศาเซลเซียส มีแสงและไม่มีแสง เป็นเวลา 120 วัน พบว่าสาร สกัดจากสาหร่ายยังคงมีฤทธิ์ในการยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดเขียววางตุ้งได้ 100 เปอร์เซ็นต์ ในทุก สภาวะการเก็บเซลล์ และจากการนำเซลล์แห้งของสาหร่ายทั้งสองชนิดไปผสมดินและเก็บไว้เป็นเวลา 5 สัปดาห์ พบว่าสารสกัดจากสาหร่ายทั้งสองชนิดยังคงมีฤทธิ์ในการยับยั้งการงอกของพืชได้ 100 เปอร์เซ็นต์ ไม่ต่างกับที่เริ่มทดลอง

## เอกสารอ้างอิง

- Bakowska, A., A.Z.Kucharska. and J.Oszmianaki. 2003. The effect of heating, UV irradiation, and storage on stability of the anthocyanin-polyphenol copigment complex. *Food Chemistry*. 81:349-355.
- Bhandari, B.R., E.D.Dumoulin., H.M.Richard., I.Noleau. and A.M.Lebert. 1992. Flavor encapsulation by spray drying: application to citral and linalyl acetate. *Journal of Food Science*. 57:217-220.
- Borowitzka, R., R.E.Moore, G.M.L.Patterson and T.A.Smitka. 1995. A89271 Factor and Processes for their Production. U.S. Patent 5, 119, 457.
- Chang, Q., Z.Zuo., M.S.S.Chow. and W.K.K.Ho. 2005. Effect of storage temperature on phenolics stability in hawthorn (*Crataegus pinnatifida*. var. major) fruits and a hawthorn drink. *Food Chemistry*. 38:91-98.
- Chen, B.H. and Y.C.Tang. 1998. Processing and stability of carotenoid powder from carrot pulp waste. *Journal of Agricultural and Food Chemistry*. 46:2312-2318.
- Cinar, I. 2004. carotenoid pigment loss of freeze-dried plant samples under different storage condition. *Lebensm.-Wiss.u.-Techno*. 37:363-367.
- Francis, F. 1989. Food colourants: Anthocyanins. *Critical Reviews in Food Science and Nutrition*. 28: 273-314.
- Gleason, F.K. and C.A.Baxa. 1999. Activity of the natural algicide, cyanobacterin, on eukaryotic microorganisms. *FEMS Microbiology Letters*. 33: 85-88.
- Gleason, F.K. and D.E.Case. 1986. Activity of the Natural Algicide, cyanobacterin, on Angiosperms. *Plant Physiology*. 80: 834-837.
- Gleason, F.K. and J.L.Paulson. 1984. Site of action of the natural algicide, cyanobacterin, in the blue-green alga, *Synechococcus* sp. *Arch Microbiol*. 138: 273-277 p.
- Gouveia, L. and J.Empis. 2003. Relative stabilities of microalgal carotenoids in microalgal extracts, biomass and fish feed : effect of storage conditions. *Innovative Food Science and Emerging Technologies*. 4:227-233.
- Heisey, R.M. 1990. Evidence of Allelopathy by Tree-of-Heaven (*Alianthus altissima*).”*J.Chem.Ecol*. 16(6):2039-2055.
- Issa, A.A. 1999. Antibiotic production by cyanobacteria *Oscillatoria angustissima* and *Calothrix parietina*. *Environmental Toxicology and Pharmacology*. 8: 33-37.
- Kreitlow, S., S. Mundt and U.Lindequist. 1999. Cyanobacteria-a potential source of new biologically active substances. *J. of Biotechnol*. 70: 61-63.

- Kucharaka, A.Z., J.Oszmianski., M.Kopacz. and E.Lamer-Zarawska. 1998. Application of flavonoids for anthocyanins stabilization. *II Conference Flavonoids and their employment.* Rzeszow. Poland.
- Laosinwattana, C. et al. 1997. "Allelopathic Potential of Manilagrass (*Zoysia matrella* (L.) Mer)." *J. Jap. Soc. of Turfgrass Sci.* 26(1):25-33.
- Lee, J.E.S. and F.K. Gleason. 1994. A second algicidal natural product from the cyanobacterium, *Scytonema hofmanni*. *Plant Sci.* 103: 155-160.
- Lee, R.E. 1995. *Phycology.* Cambridge university Press, New York. 645 p.
- Mason, C.P., K.R.Edwards, R.E.Carlson, J.Pignatello, F.K. Gleason and J.M.Wood. 1982. Isolation of chlorine-containing antibiotic from the freshwater cyanobacterium *Scytonema hofmanni*. *Science.* 215: 400-412.
- Mazza, G. and E.Miniati. 1993. Introduction. In *Anthocyanins in fruits. Vegetable and grains* (pp.1-28).
- Morais, H., C.Ramos., E.Forgacs., T.Cserhati. and J.Oliviera. 2002. Influence of storage conditions on the stability of monomeric anthocyanins studied by reversed-phase high-performance liquid chromatography. *Journal of Chromatography B.* 770:297-301.
- Moreland, D.E. 1980. Mechanisms of action of herbicides. *Plant Physiology.* 31: 579-638 p.
- Moyer, J.R. and H.C.Huang. 1997. Effect of Aqueous Extracts of Crop Residues on Germination and Seedling Growth of Ten Weed Species. "*Bot. Bull. Acad. Sin.*" 38(1):131-139.
- Ochoa, M.R., A.G.Kesseler., A.De Michelis., A.Mugridge. and A.R.Chaves. 2001. Kinetics of colour change of raspberry, sweet (*Prunus avium*) and sour (*Prunus cerasus*) cherries preserves packed in glass containers : light and room temperature effects. *Journal of Food Engineering.* 49:55-62.
- Ohno, T., K.Doolan., L.M.Zibilske., M.Liebman., E.R.Gallandt. and C.Berube. 2000. Phytotoxin effects of red clover amended soil on wild mustard seeding growth. *Agriculture, Ecosystems & Environment.* 78:187-192.
- Patterson, M.L., L.K. Larsen and R.E. Moore. 1994. Bioactive natural products from Blue-green algae. *J. Appli. Phycol.* 6: 151-157.
- Perera, K.A.D.N. et al. 1989. "Furthuer Studies on Allelopathic Effects of Torpedograss (*Panicum repens* L.)". 43-439. In *Proceedings of the 15<sup>th</sup> Asian-Pacific Weed Science Society Conference,* Tsukuba. Japan.
- Pesek, C.A. and J.J.Warthesen. 1987. Photodegradation of carotenoids in a vegetable juice system. *Journal of Food Science.* 53:744-746.

- Schlegel, R.D., R.W. Hoshaw and L.G. Everett. 1974. Phytoplankton distribution and water quality indices for Lake Mead (Colorado River). J. Phycol. 10: 323-331.
- Storebakken, T., M.Sorensen., B.Bjerkeng., J.Harris., P.Morahan. and S.Hiu. 2004. Stability of astaxanthin from red yeast, *xanthophyllomyces dendrorhous*, during feed processing : effects of enzymatic cell wall disruption and extrusion temperature. Aquaculture. 231:489-500.
- Tang, Y.C. and B.H.Chen. 2000. Pigment change of freeze-dried carotenoid powder during storage. Food Chemistry. 69:11-17.
- Yakle, G.A. and R.M.Cruse. 1984. Effects of fresh and Decomposing Corn Plant Residue Extracts on Corn Seedling Development. " Soil. Sci. Soc. Am. J. 48(5):1143-1146.
- ชอุ่ม เปรมชัยชูชัย. 2536. การใช้สารสกัดจากพืชควบคุมวัชพืช. หนังสือพิมพ์กสิกร ปีที่ 66 ฉบับที่ 6. 23-27 น..
- ณัฐภา เสนีवास, ศรีสม สุวรรณวงศ์, กมลพรรณ นามวงศ์พรหมและวิไล สันติโสภาคศรี. 2547. สักยภาพของสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพจากสาหร่ายสีเขียวแกมน้ำเงินเพื่อเป็นสารกำจัดวัชพืช. วารสารวิจัยวิทยาศาสตร์ (SectionT) ปีที่ 3 ฉบับพิเศษ1, กรุงเทพฯ. 245-256 น.
- คารารัตน์ มณีจันทร์. 2547. ผลทางอัลลีโลพาทีของพืชรชาติก้านแดง. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. ภาควิชาพืชสวน. คณะเทคโนโลยีการเกษตร. สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง. กรุงเทพฯ.
- พรชัย เลื่องอากาศ. 2540. วัชพืชศาสตร์. โรงพิมพ์ลิตรอน. กรุงเทพมหานคร. 55 น.
- ยิ่งยง เมฆลอย. 2548. ผลทางอัลลีโลพาทีของประยงค์ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของพืชบางชนิด. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. ภาควิชาพืชสวน. คณะเทคโนโลยีการเกษตร. สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง. กรุงเทพฯ.
- สุนีรัตน์ เรืองสมบูรณ์ และ จำรูญ เล้าสินวัฒนา. 2548. ผลของสารสกัดจากสาหร่ายต่อการงอกของพืชทดสอบ. ระหว่างตีพิมพ์.