

รายงานการวิจัย

การศึกษาศักยภาพด้านอัลลีโลพาทีของสารสกัดจากใบเลี่ยน

Studies on Allelopathic Potential of *Melia azedarach* L. Leaf Extract



รองศาสตราจารย์ ดร.วิรัตน์ ภูวิวัฒน์

รองศาสตราจารย์ ดร.จรรุญ เล้าสินวัฒนา

ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร.พชณี เจริญยิ่ง

นางสาววัชรินทร์ วิจิตรตระการ

ได้รับทุนสนับสนุนงานวิจัยจากเงินงบประมาณแผ่นดิน

ประจำปีงบประมาณ 2553

คณะเทคโนโลยีการเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สำนักหอสมุดกลาง พระจอมเกล้าลาดกระบัง

ชื่อโครงการ การศึกษาศักยภาพด้านอัลลีโลพาทีของสารสกัดจากใบเถียน
Studies on Allelopathic Potential of *Melia azedarach* L. Leaf Extract

ได้รับทุนสนับสนุนการวิจัยจากเงินงบประมาณแผ่นดิน ประจำปีงบประมาณ 2553
จำนวนเงิน 194,000 บาท ระยะเวลาทำการวิจัย 1 ปี ตั้งแต่ 1 ตุลาคม 2552 ถึง 30 กันยายน 2553

ผู้ดำเนินการวิจัย รองศาสตราจารย์ ดร. วิรัตน์ ภูวิวัฒน์ คณะเทคโนโลยีการเกษตร
รองศาสตราจารย์ ดร. จำรูญ เล้าสินวัฒนา คณะเทคโนโลยีการเกษตร
ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. พัทณี เจริญยิ่ง คณะวิทยาศาสตร์
นางสาววัชรินทร์ วิจิตรตระการ คณะเทคโนโลยีการเกษตร
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

บทคัดย่อ

จากการศึกษาสารสกัดน้ำจากใบเถียน ในระยะใบอ่อน ระยะใบเจริญเติบโตสมบูรณ์ และระยะใบแก่ ที่ระดับความเข้มข้น 12.5, 25, 50 และ 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนก (*Echinochloa crus-galli* (L.) Beauv.) และถั่วฝัก (*Phaseolus lathyroides* L.) ผลปรากฏว่าสารสกัดน้ำจากใบเถียน ในระยะใบเจริญเติบโตสมบูรณ์ ที่ระดับความเข้มข้น 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกได้อย่างสมบูรณ์ และสารสกัดน้ำในระยะใบอ่อน ทุกระดับความเข้มข้น มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของถั่วฝักได้อย่างสมบูรณ์ เมื่อนำใบในระยะใบอ่อน และระยะใบเจริญเติบโตสมบูรณ์มาศึกษาหาชนิดของสารอินทรีย์ที่เหมาะสมในการสกัดสารออกฤทธิ์ ที่ระดับความเข้มข้น 500, 1,000, 2,000 และ 4,000 ppm ต่อการงอกและการเจริญเติบโต พบว่า สารสกัดด้วยเอทิลอะซิเตท ที่ระดับความเข้มข้น 4,000 ppm ให้ผลในการยับยั้งการงอกของหญ้าข้าวนกและถั่วฝักได้ดีที่สุด เมื่อเปรียบเทียบกับสารสกัดด้วยเฮกเซนและเอทานอล การทดสอบผลิตภัณฑ์จากใบเถียนในรูปแบบผงใบแห้ง รูปแบบผง (pellet) และ รูปแบบเปียกน้ำ (WP) ที่ระดับความเข้มข้น 62.5, 125, 250 และ 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง ต่อการงอกและการเจริญเติบโต พบว่า ผงใบแห้งมีผลในการยับยั้งการงอกของหญ้าข้าวนกและถั่วฝักได้ดีที่สุด เมื่อเปรียบเทียบกับรูปแบบผงและรูปแบบเปียกน้ำ และการศึกษากลไกในการเข้าสู่ต้นพืชทดสอบของสารออกฤทธิ์จากใบเถียน ปรากฏว่าการให้สารทางใบ ที่ระดับความเข้มข้น 8,000 ppm มีผลทำให้ความยาวต้นหญ้าข้าวนกลดน้อยที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับที่ระดับความเข้มข้นอื่นๆ

RCH

SB

292

AZ

11522

เอกสารนี้เป็นเอกสารสงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นอนุญาตให้นำไปใช้

ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น หากมีให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เลขทะเบียน... 115205

วัน, เดือน, ปี... 22 ก.พ. 2553

1228700X
b
1

Abstract

The effect of aqueous extracts from 3 stages of *Melia azedarach* L. leaves; young leaves, mature leaves and old leaves at 12.5, 25, 50 and 100 mg/ml on germination and seedling growth of the barnyardgrass (*Echinochloa crus-galli* (L.) Beauv.) and wild pea (*Phaseolus lathyroides* L.) were studied. The results showed that aqueous extracts from mature leaves at concentration of 100 mg/ml completely inhibited germination and seedling growth of barnyardgrass. The aqueous extracts from young leaves at all concentrations also completely inhibited the germination and growth of wild pea. The young and mature leaves were sequential extracted using hexane, ethylacetate and ethanol, respectively. The extracts at concentration of 500, 1,000, 2,000 and 4,000 ppm were testes. The ethylacetate extract at 4,000 ppm inhibited germination and growth of both tested weed better than those of hexane and ethanol extracts. The effect of dried leaves, pellet and wettable powder of *M. azedarach* L. leaves at concentrations 62.5, 125, 250 and 500 mg (dried leaves) per plate were evaluated. It was found that the dried leaves showed better inhibition effect than the pellet and wettable powder. The foliar application of the pellet at 8,000 ppm significantly inhibited shoot length of barnyardgrass as compared with the other concentrations.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กิตติกรรมประกาศ

โครงการวิจัยเรื่องการศึกษาศักยภาพด้านอัลลีโลพาทีของสารสกัดจากใบเสี้ยน ได้รับทุนสนับสนุนงานวิจัยจากเงินงบประมาณแผ่นดิน ประจำปีงบประมาณ 2553 ที่สนับสนุนการวิจัยนี้ให้สำเร็จลุล่วงไปด้วยดี



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ

หน้า

ภาพที่ 1	แสดงขั้นตอนของการสกัดสารจากใบเลี่ยนแห้ง ด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ 3 ชนิด ตามวิธี sequential solvent extraction	16
ภาพที่ 2	แสดงประสิทธิภาพของสารสกัดด้วยน้ำจากใบเลี่ยนต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนก	24
ภาพที่ 3	แสดงประสิทธิภาพของสารสกัดด้วยน้ำจากใบเลี่ยนต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝัก	24
ภาพที่ 4	แสดงประสิทธิภาพของสารสกัดจากใบเลี่ยนในตัวทำละลายอินทรีย์ต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนก	29
ภาพที่ 5	แสดงประสิทธิภาพของสารสกัดจากใบเลี่ยนในตัวทำละลายอินทรีย์ต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝัก	29
ภาพที่ 6	แสดงประสิทธิภาพของผงใบแห้ง ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียก น้ำ (อัตราใบแห้ง) ต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนก	34
ภาพที่ 7	แสดงประสิทธิภาพของผงใบแห้ง ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียก น้ำ (อัตราใบแห้ง) ต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝัก	34

สารบัญเรื่อง

หน้า

สารบัญเรื่อง	I
สารบัญตาราง	II
สารบัญภาพ	III
บทนำ ความสำคัญและที่มา	1
วัตถุประสงค์	1
ขอบเขตของการวิจัย	2
แนวความคิดที่นำมาใช้ในการวิจัย	2
ประโยชน์ที่ได้รับจากการวิจัย	2
ทฤษฎีและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง	3
วิธีการดำเนินการวิจัย	14
ผลการทดลอง	20
สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง	38
บรรณานุกรม	40

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญญัตราสาร

หน้า

ตารางที่ 1	ผลของสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงต่อเปอร์เซ็นต์การงอก เพอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน	22
ตารางที่ 2	ผลของสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงต่อเปอร์เซ็นต์การงอก เพอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝักหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน	23
ตารางที่ 3	ผลของสารสกัดจากใบเลี้ยง โดยวิธี sequential solvent extraction ต่อ เพอร์เซ็นต์การงอก เพอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน	27
ตารางที่ 4	ผลของสารสกัดจากใบเลี้ยง โดยวิธี sequential solvent extraction ต่อเพอร์เซ็นต์การงอก เพอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของเมล็ดถั่วฝักหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน	28
ตารางที่ 5	ผลของผงใบแห้ง ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ(ใบแห้ง) ต่อ เพอร์เซ็นต์การงอก เพอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน	32
ตารางที่ 6	ผลของผงใบแห้ง ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ(ใบแห้ง)ต่อ เพอร์เซ็นต์การงอก เพอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝักหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน	33
ตารางที่ 7	ผลของการเข้าทำลายทางรากของสารจากใบเลี้ยงรูปแบบผง ต่อการเจริญเติบโตของต้นหญ้าข้าวนก	35
ตารางที่ 8	ผลของการเข้าทำลายทางรากของสารจากใบเลี้ยงรูปแบบผง ต่อการเจริญเติบโตของต้นถั่วฝัก	36
ตารางที่ 9	ผลของการเข้าทำลายทางใบของสารจากใบเลี้ยงรูปแบบผง ต่อการเจริญเติบโตของต้นหญ้าข้าวนก	36
ตารางที่ 10	ผลของการเข้าทำลายทางใบของสารจากใบเลี้ยงรูปแบบผง ต่อการเจริญเติบโตของต้นถั่วฝัก	36

.เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทนำ

ความสำคัญและที่มา

ประชากรของประเทศไทยส่วนใหญ่ประกอบอาชีพเกษตรกรรม เกษตรกรจึงนิยมใช้สารเคมีในการในการป้องกัน และกำจัดศัตรูพืชชนิดต่างๆ เนื่องจากการใช้สารเคมีเป็นวิธีที่สามารถปฏิบัติได้สะดวก รวดเร็ว และให้ผลดีในด้านควบคุมศัตรูพืช แต่อย่างไรก็ตามการใช้สารเคมีในการป้องกันและกำจัดศัตรูพืชมีต้นทุนสูง หากใช้ติดต่อกันเป็นระยะเวลาหลายๆ นอกจากจะก่อให้เกิดอันตรายต่อเกษตรกรผู้ผลิตโดยตรงแล้ว สารพิษตกค้างจากสารเคมียังมีผลทำให้เกิดมลพิษต่อสิ่งแวดล้อม และปนเปื้อนในผลผลิตทางการเกษตรชนิดต่างๆ ทำให้เป็นอันตรายต่อประชาชนผู้บริโภค (พรชัย, 2537) ประเทศไทยเป็นประเทศผู้ผลิตสินค้าเกษตรที่สำคัญของโลก จึงมีจุดมุ่งหมายด้านการเพิ่มผลผลิตเป็นสิ่งสำคัญ ทำให้เกิดการนำเข้าสารกำจัดวัชพืชครั้งแรกในปี 2491 นับจากนั้นมีการนำเข้าสารป้องกันกำจัดศัตรูพืชเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ ทั้งชนิดและปริมาณ ซึ่งปริมาณการนำเข้าปริมาณการนำเข้าสารเคมีของไทย ในปี 2553 ตั้งแต่เดือนมกราคม-สิงหาคม มีปริมาณ 94,022 ตัน คิดเป็นมูลค่า 12,365.5 ล้านบาท (สำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร, 2553) ถือว่าอยู่ในระดับที่สูงและมีแนวโน้มที่จะเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ ซึ่งหากไม่มีการควบคุม หรือเกษตรกรนำไปใช้อย่างไม่ถูกต้องจะเกิดความไม่ปลอดภัย แนวทางหนึ่งของการแก้ปัญหาดังกล่าวคือ การนำสารธรรมชาติมาใช้ในการเกษตรด้านการควบคุมวัชพืชซึ่งเป็นแนวทางใหม่ที่มีการพัฒนาโดยวัตถุประสงค์หลักคือ การลดการตกค้างของสารเคมีสังเคราะห์และลดปริมาณการนำเข้าที่มีมากในประเทศเกษตรกรรมอย่างประเทศไทย และผลกระทบที่เกิดจากการใช้สารกำจัดวัชพืชจากสารเคมีสังเคราะห์ได้ส่งผลให้เกิดการต้านทานของวัชพืช ส่งผลด้านลบต่อสุขภาพของมนุษย์ และสิ่งแวดล้อมทางการเกษตร (Vyvyan, 2002) ด้วยความตระหนักถึงพิษภัยและอันตรายที่จะเกิดขึ้นจากการใช้สารเคมีในการควบคุมศัตรูพืชชนิดต่างๆ ดังกล่าว นักวิจัยจากนานาประเทศทั่วโลกจึงได้พยายามค้นคว้าและพัฒนาสารชีวภาพจากพืชและสิ่งมีชีวิตต่างๆ เพื่อนำมาใช้ทดแทนสารเคมีทางการเกษตรที่ใช้กันอยู่ในปัจจุบัน เนื่องจากสารชีวภาพเป็นสารที่มีความปลอดภัยต่อมนุษย์ และสิ่งแวดล้อมมากกว่า (Copping, 1996)

วัตถุประสงค์

1. เพื่อศึกษาเปรียบเทียบผลของสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงที่อยู่ในระยะการเจริญเติบโตที่แตกต่างกันที่มีต่อการงอกและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ
2. เพื่อศึกษาการสกัดแยกสารอัลลิโลพาที่จากใบเลี้ยงในเบื้องต้นด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ชนิดต่างๆ
3. เพื่อศึกษาคุณสมบัติเข้าทำลายวัชพืชของสารออกฤทธิ์จากใบเลี้ยง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

4. เพื่อศึกษาแนวทางในการทำรูปผลิตภัณฑ์ (formulation) สารกำจัดวัชพืชจากสารออกฤทธิ์ที่สกัดได้จากใบเลี้ยง

ขอบเขตของโครงการวิจัย

1. เพื่อศึกษาเปรียบเทียบผลของสารสกัดน้ำที่สกัดจากใบเลี้ยงในระยะใบอ่อนใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ และใบแก่ ที่มีต่อการงอก และการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ
2. สกัดแยกสารอัลลีโลพาทีจากใบเลี้ยงในเบื้องต้น โดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ 3 ชนิด คือ เฮกเซน เอทิลอะซิเตท และเมทานอล โดยใช้วิธีการสกัดแบบ sequential solvent extraction และเปรียบเทียบผลของสารสกัดที่แยกได้ในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ
3. ศึกษาคุณสมบัติการเข้าสู่ต้นวัชพืชของสารออกฤทธิ์จากใบเลี้ยง
4. ศึกษาองค์ประกอบที่เหมาะสมในการทำรูปผลิตภัณฑ์กำจัดวัชพืช

แนวทางความคิดที่นำมาใช้ในการวิจัย

การศึกษาศักยภาพด้านอัลลีโลพาทีของสารสกัดจากใบพืชเป็นแนวทางสำคัญแนวทางหนึ่งของการค้นหาพืชที่มีศักยภาพสูงในด้านการยับยั้งการเจริญเติบโตของพืช ซึ่งอาจนำมาพัฒนาหรือประยุกต์ใช้ในการควบคุมวัชพืชต่อไป ศักยภาพด้านอัลลีโลพาทีของสารสกัดจากใบพืชนอกจากขึ้นอยู่กับชนิดของพืชแล้ว อายุหรือระยะการเจริญเติบโตของใบก็เป็นปัจจัยสำคัญที่มีอิทธิพลต่อการผลิตและการสะสมสารอัลลีโลพาทีในใบ ดังนั้นการศึกษาเปรียบเทียบผลของสารสกัดที่ได้จากการสกัดใบพืชที่อยู่ในระยะการเจริญเติบโตระยะต่างๆ จึงเป็นสิ่งที่ควรดำเนินการศึกษาเพื่อให้ทราบถึงระยะการเจริญเติบโตของใบที่เหมาะสมต่อการนำมาให้ประโยชน์มากที่สุด ส่วนการสกัดแยกสารอัลลีโลพาทีจากใบเลี้ยงในเบื้องต้นด้วยวิธี sequential solvent extraction เป็นการสกัดแยกสารในใบเลี้ยงออกเป็นกลุ่มอย่างหยาบๆ ซึ่งจะช่วยให้ทราบว่าสารที่มีศักยภาพด้านอัลลีโลพาทีในใบเลี้ยงถูกสกัดแยกไปอยู่ในส่วนของตัวทำละลายอินทรีย์ชนิดใด ซึ่งจะเป็นประโยชน์ต่อการสกัดแยกสารดังกล่าวในลำดับต่อไป

ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

1. ทำให้ทราบถึงระยะการเจริญเติบโตของใบเลี้ยงที่มีศักยภาพด้านอัลลีโลพาทีสูง
2. ทำให้ทราบถึงประสิทธิภาพของตัวทำละลายอินทรีย์ในการสกัดแยกสารอัลลีโลพาทีจากใบเลี้ยง
3. ทำให้ทราบถึงองค์ประกอบและกรรมวิธีในการทำรูปผลิตภัณฑ์ในการกำจัดวัชพืชจากใบเลี้ยง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ทฤษฎีและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

ตรวจเอกสาร

อัลลีโลพาที (allelopathy) เป็นปรากฏการณ์ธรรมชาติ ซึ่งมีรากศัพท์มาจากภาษากรีก 2 คำ คือ allelon หมายถึง ซึ่งกันและกัน และ pathos หมายถึง เดือดร้อนหรือทำให้เกิดความเสียหาย ซึ่ง Hans Molish เป็นผู้บัญญัติศัพท์ขึ้นในปี ค.ศ.1937 โดยได้ให้ความหมายว่าเป็นความเสียหายและความเป็นประโยชน์จากปฏิสัมพันธ์ด้านชีวเคมีระหว่างพืชกับพืช รวมทั้งจุลินทรีย์ (Rice, 1984) ส่วน Putnum (1988) ได้ให้ความหมายของอัลลีโลพาทีว่าเป็นผลกระทบจากพืชชนิดหนึ่งที่มีต่อพืช ซึ่งอาจเป็นพืชคนละชนิด (heterotoxicity) หรือชนิดเดียวกัน (autotoxicity) โดยอาจจะมีผลดีในการกระตุ้น หรือผลเสียในการยับยั้งการงอก การเจริญเติบโต และพัฒนาการของพืช ซึ่งเรียกสารที่ปลดปล่อยออกมาที่มีผลกระทบต่อการเจริญเติบโตของพืชว่า สารอัลลีโลพาที (allelochemical) (Rice, 1984)

การปลดปล่อยสารอัลลีโลพาที

การปลดปล่อยสารอัลลีโลพาทีจากพืชออกสู่สิ่งแวดล้อม คือ การที่สารจากพืชชนิดหนึ่งมีผลต่อพืชอีกชนิดหนึ่งนั้นต้องมีการปลดปล่อยสารจากพืชผู้ให้ไปสู่พืชผู้รับ (Rice, 1984) ซึ่งมีหลายทาง ได้แก่

1. การระเหย (Volatilization) สารอัลลีโลพาทีที่พืชสร้างขึ้นจะระเหยออกมาจากส่วนต่างๆ ของพืชสู่บรรยากาศ แล้วไปมีผลกระทบต่อพืชอื่น ๆ และแมลงด้วย เช่น สารกลุ่มเทอร์พีน (terpene) จาก *Salvia leucophylla* และสารเทอร์พีนอยด์จาก *Artemisia californica* สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชได้หลายชนิด (Rice, 1984) นอกจากนี้ยังพบสารระเหยจากมะเขือเทศ (*Lycopersicon esculentum* Mill.) ซึ่งเมื่อนำมาแยกด้วยวิธี gas chromatography พบสารประกอบที่เป็นพิษต่อพืช 40 ชนิด เช่น trans-2-hexenal, α -terpineol, linalool, phenylacetaldehyde, methylsalicylic acid และ tetradecanoic acid ซึ่งมีผลยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของเมล็ดผักกาดหอม (*Lactuca sativa*) และทำให้การเจริญเติบโตของงุ่นลดลงเมื่อขึ้นใกล้ต้นมะเขือเทศ

2. การปลดปล่อยทางราก (Exudation from roots) พืชสามารถปลดปล่อยสารอัลลีโลพาที ออกจากรากสู่สิ่งแวดล้อม สารที่ถูกปลดปล่อยออกมาทางรากอาจไปมีผลต่อการเจริญเติบโตของพืชชนิดอื่น เช่น ข้าว (*Oryza sativa*) สามารถปลดปล่อยสาร momilactone B ออกมาทางรากและส่งผลให้เกิดการยับยั้งการเจริญเติบโตของรากและลำต้นของเมล็ด cress นอกจากนี้สาร momilactone B ยังส่งผลกระทบต่อพืชที่อยู่ใกล้เคียงอีกด้วย (Kato-Noguchi, 2003)

3. การชะล้าง (Leaching) เกิดจากการชะล้างโดยหมอก น้ำฝนหรือน้ำค้าง ทำให้สารที่ละลายน้ำได้จากส่วนของดินพืชละลายลงดิน การชะล้างเกิดได้จากหลายส่วน เช่น ใบสด รากหรือ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

แม้กระทั่งส่วนของซากที่อยู่ในดิน เช่น น้ำชะล้างจากใบ *Chenopodium murale* ที่สะสมอยู่บริเวณดินซึ่งมีผลยับยั้งการเจริญเติบโตของลำต้นข้าว (Inderjit, 2005)

4. การสลายตัวของซากพืช (Decay of plant material, Decomposition of plant residue)

เป็นการปลดปล่อยสารออกจากส่วนต่าง ๆ ของพืชที่ร่วงหล่นลงบนพื้นดิน หรือทับถมในดินจนเกิดการเน่าเปื่อยตามธรรมชาติหรือถูกย่อยสลายโดยจุลินทรีย์ในดินในสภาพที่มีออกซิเจนทำให้มีการปลดปล่อยสารอัลลีโลพาที่ออกมาหลายชนิด ทำให้เกิดผลกระทบต่อพืชชนิดอื่นทั้งทางตรงและทางอ้อม เช่น การสลายตัวของราก alfalfa มีผลทำให้การเจริญเติบโตของเมล็ดหนูกาลลดลง

สารที่พืชปลดปล่อยออกมาทางปฏิกิริยาชีวเคมี เป็นสารประกอบเคมีที่ได้จากขบวนการเมตาบอลิซึมของพืช และมีคุณสมบัติยับยั้งการเจริญของพืช แต่ในระดับปริมาณต่ำสามารถกระตุ้นและเร่งการเจริญ ซึ่งสารอัลลีโลเคมีคที่มีการพิสูจน์ทราบแล้ว Rice (1984) และ Putnam (1985) ได้แบ่งออกเป็น 11 กลุ่ม ได้แก่

1. ก๊าซพิษ (toxic gas) ส่วนใหญ่เป็นพวก mono-terpen และ ses-qui-terpene ซึ่งสารนี้อาจถูกดูดซึมเข้าไปเหมือนก๊าซอื่นทั่วไปรวมกับความชื้น หรืออาจลงไปดินอาจเข้าสู่ราก เช่น ในพืชพวกยูคาลิป เป็นต้น

2. กรดอินทรีย์และอัลดีไฮด์ (organic acid and aldehydes) เช่น กรด malic, citric, acetic และ tartaric ซึ่งพบว่าในผลไม้พบสารนี้ในปริมาณที่มากพอที่จะยับยั้งการงอกของเมล็ดได้ (Evenari, 1949)

3. คูมาริน (coumarins) เป็นน้ำตาลแลคโตสของกรด o-hydroxycinnamic ได้จาก isoprenoids ซึ่ง Robinson (1983) พบว่า สารพวก coumarin, escurin และ prosalen สามารถยับยั้งการงอกอย่างสูงในพืชตระกูลถั่วและธัญพืช

4. กรดอะโรมาติก (aromatic acids) เช่น กรด chlorogenic, *p*-coumarin, Ferulic และ caffeic acids

5. น้ำตาลแลคโตสไม่อิ่มตัว (simple unsaturated lactones) เช่น parasorbic

6. ควิโนน (quinones) juglone เป็น quinone ที่พบในพืชชั้นสูง เช่น วอนัท สารนี้เป็นพิษอย่างมากในมะเขือเทศ

7. ฟลาโวนอยด์ (flavonoids) พบหลายชนิดในพืชแต่ไม่กี่ชนิดที่เป็นสารอัลลีโลเคมีค เช่น glycoside ซึ่งเป็นชนิดของ flavonoids ในทุ่งหญ้าซึ่งมีคุณสมบัติการยับยั้งการงอกของเมล็ดและการตรึงไนโตรเจนของแบคทีเรีย

8. แทนนิน (tannins) สารยับยั้งการเจริญเติบโตและการตรึงไนโตรเจนของแบคทีเรียในพืชหลายชนิดและลดการเจริญของดินอ่อนพืช

9. อัลคาลอยด์ (alkaloids) เป็นสารสำคัญอีกชนิดหนึ่งที่ยับยั้งการงอกของเมล็ดยาสูบ

(*Nicotiana tabacum*) กาแฟ (*Coffea arabica*) และ โกโก้ (*Theobroma cacao*)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาค้นคว้าเท่านั้น เมื่อนำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า

ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

10. เทอร์ปีนอยด์และสเตอรอยด์ (terpenoids and steroids) มี monoterpenoids เป็นองค์ประกอบหลักของน้ำมันหอมระเหยในพืชชั้นสูง (Robinson, 1983)

11. สารอื่นๆ ได้แก่ ไขมันโมเลกุลใหญ่ แอลกอฮอล์ โพลีเอปไคด์ และนิวคลีโอไซด์ เป็นต้น

รูปของสาร (รังสิต, 2547)

สารป้องกันกำจัดวัชพืชมีรูปต่างๆ กันนั้นมีสาเหตุต่างๆ ดัง (ก) ความสามารถของสารออกฤทธิ์ที่ถูกทำให้ละลายในน้ำ น้ำมัน หรือตัวทำละลายอินทรีย์อื่นๆ (ข) วิธีการที่ต้องการนำสารนั้นไปใช้ เช่น ใช้น้ำผสม หรือทำให้เป็นรูปเม็ดเพื่อนำไปหว่าน ซึ่งพอที่จะจำแนกรูปของสารป้องกันกำจัดวัชพืชได้ดังนี้

1. สารละลายน้ำ (water-soluble หรือ S, WS)

สารป้องกันกำจัดวัชพืชที่ละลายได้ในน้ำจะประกอบด้วยตัวสาร และน้ำที่ทำหน้าที่เป็นตัวทำละลาย ซึ่งอาจจะมีสารอื่นๆ หลายชนิดที่เป็นของเหลวผสมอยู่ เช่น สารจับผิวที่เหมาะสมซึ่งอาจจะมีมากกว่า 1 ชนิด เพื่อให้สารทะลุผ่านผิวใบได้ดี และสารอื่นๆ อีกหลายชนิด เช่น สารป้องกันการแข็งตัวหรือสารป้องกันการตกตะกอน ซึ่งสารป้องกันกำจัดวัชพืชที่อยู่ในรูปนี้เมื่อต้องการใช้ต้องนำไปผสมน้ำเท่านั้น

2. สารละลายในน้ำมัน (oil-soluble หรือ OS)

สารป้องกันกำจัดวัชพืชที่ละลายได้ในน้ำมันจะใช้เป็นตัวพาเท่านั้น เช่น น้ำมันดีเซล ส่วนประกอบที่อยู่ในรูปสารจะประกอบด้วยสารป้องกันกำจัดวัชพืช และน้ำมัน เช่น เคโรซีน (kerosene) หรือตัวทำละลายอื่นๆ เช่น ไชลีน (xylene) เป็นตัวทำละลายสารป้องกันกำจัดวัชพืช และมีสารอื่นๆ ที่เป็นของเหลวรวมทั้งสารจับผิวรวมอยู่ด้วย

3. อิมัลซิไฟเอเบิลเข้มข้น (emulsifiable concentrate หรือ E หรือ EC)

สารป้องกันกำจัดวัชพืชที่ไม่ละลายน้ำจะอยู่ในรูปอิมัลซิไฟเอเบิลเข้มข้น (รูปที่สามารถเกิดเป็นอิมัลชัน(emulsion)) เพื่อให้สารกระจายตัวในน้ำอย่างสม่ำเสมอและทั่วถึง ซึ่งส่วนประกอบของรูปสารจะประกอบด้วยสารป้องกันกำจัดวัชพืช ตัวทำละลาย (ให้สารป้องกันกำจัดวัชพืชละลาย) สารอิมัลซิไฟเออร์ (emulsifier) หรืออิมัลซิฟายอิงเอเจนท์ (emulsifying agent) ซึ่งปกติเป็นสารจับผิวที่ไม่แตกตัว (nonionic surfactant) สารจับตัวที่เหมาะสมอาจใช้มากกว่า 1 ชนิด เพื่อช่วยให้สารป้องกันกำจัดวัชพืชทะลุผิวใบ นอกจากนี้ยังมีสารอื่นๆ ที่มีคุณสมบัติให้สารป้องกันกำจัดวัชพืชเกาะติดผิวใบได้ดี เช่น สารลดการเกิดโฟม น้ำมัน (เคโรซีน) ตัวทำละลายอินทรีย์ เช่น ไชลีน ปกติรูปอิมัลซิไฟเอเบิลเข้มข้น ใช้น้ำเป็นตัวพา หรืออาจใช้น้ำมัน หรือน้ำมันผสมน้ำเป็นตัวพา

4. ยูแอลวี (ULV หรือ ultra-low-volume)

5. ผง (เปียก) แฉวนลอยในน้ำ (wettable powder หรือ W หรือ WP)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารป้องกันกำจัดวัชพืชซึ่งละลายน้ำหรือน้ำมันหรือตัวทำละลายอื่นๆ ได้น้อย จะถูกทำให้ อยู่ในรูปผงแขวนลอยใต้น้ำ (wetttable power หรือ water-dispersible powder) ซึ่งภายในผงจะ ประกอบด้วยสารป้องกันกำจัดวัชพืช (ถูกบดเป็นผงละเอียด) ส่วนผสมอื่นอาจจะเป็นแร่ดินเหนียวที่แขวนลอยใต้น้ำ (hydrophilic) เบนโทไนท์ (bentonite) หรือ แอททาพัลไจท์ (attapulgit) ที่บดเป็นผงละเอียด และสารจับผิวชนิดต่างๆ หลายชนิด ปกติจะมีสารออกฤทธิ์อยู่ประมาณ 50-80 % โดยน้ำหนักที่เหลือจะเป็นดินเหนียวและสารจับผิว สารจับผิวที่ใช้กับสารรูปผงแขวนลอยใต้น้ำนี้ จะเป็นของแข็ง ซึ่งจะไม่ตกตะกอนเมื่อผสมน้ำ และเป็นตัวทำให้สารป้องกันกำจัดวัชพืชกระจายตัวในน้ำอย่างสม่ำเสมอและไม่ตกตะกอน นอกจากนี้ยังทำให้สารป้องกันกำจัดวัชพืชสามารถเปียกผิวใบได้มากขึ้นกระจายตัวทั่วผิวใบ ยึดติดผิวใบและทะลุผ่านผิวใบได้มากขึ้น เมื่อนำสารนั้นมาใช้ทางใบ ปกติสารที่อยู่รูปนี้ใช้น้ำเป็นตัวพา เมื่อผสมน้ำสารจะแขวนลอยในน้ำ แต่ถ้าทิ้งไว้นานๆ อาจจะตกตะกอนได้ดังนั้นจึงต้องมีการเขย่าถึงฉีดยังหลังการผสม

เนื่องจากการตกตะกอนของสารป้องกันกำจัดวัชพืชเป็นเรื่องที่สำคัญจึงมีการป้องกันการตกตะกอนของสาร โดยผสมสาร โซเดียมลิกนินซัลเฟตหรือซัลไฟท์ (sodium lignin หรือ sulfate) เมทิลเซลลูโลส (methylcellulose) อัลลูมินัมซิลิเกต (aluminum silicate) โพลีไวนิล เอสซีเทท (polyvinylacetate) และกรดแนฟธาไลน์ซัลโฟนิค ฟอรัลดีไฮด์ (naphthalene sulfonic acid formaldehyde) สารเหล่านี้ไม่เปียกน้ำจึงต้องอาศัยสารจับผิวช่วย และสารจับผิวที่ใช้ในรูปสารแขวนลอยใต้น้ำปกติเป็นสารจับผิวที่ไม่แตกตัวและเป็นของแข็ง ซึ่งได้แก่โซเดียมลอริลซัลเฟต (sodium lauryl sulfate) โซเดียมไดอัลคิลซัลโฟซัคซิเนท (sodium dialkylsulfosuccinate) อัลคิลเลทิดแนฟธาไลน์ (alkylated naphthalene) และเบนซีนซัลโฟเนท (benzene sulfonate) ปกติผงละเอียดที่นำมาผสมจะมีความละเอียดเพียงพอที่จะผ่านรูตะแกรงขนาด 50 เมช (mesh) แต่ไม่ผ่านรูขนาด 100 เมช

6. โพลเวบิลเหลว (liquid flowable หรือ L หรือ LF)

โพลเวบิลเหลวเป็นสารที่อยู่ในรูปที่มีความหนืดสูง (ทำให้รินยาก) หรืออาจเรียกว่ามีลักษณะเหมือนครีมหรือแป้งเปียก ซึ่งเป็นผลจากการนำเอาสารรูปผงแขวนลอยมาผสมน้ำในปริมาณพอสมควร ดังนั้นเมื่อเก็บไว้นานๆ หรือเวลาขนส่งจึงมีโอกาสแยกน้ำ และสารที่แขวนลอยออกจากกัน โดยสารจะตกตะกอน ดังนั้นอาจจะต้องเขย่าขวดก่อนใช้ สารรูปโพลเวบิลเหลวนี้นี้ใช้น้ำเป็นตัวพา

7. โพลเวบิลแห้ง (dry flowable หรือ DF)

โพลเวบิลแห้งเป็นรูปของสารป้องกันกำจัดวัชพืชที่มีลักษณะเป็นเม็ดเล็กๆ เพื่อนำมาผสมน้ำก่อนฉีดพ่น สารจะกระจายตัวแขวนลอยจนทั่วน้ำเช่นเดียวกับรูปผงแขวนลอยใต้น้ำ ข้อที่ดีของโพลเวบิลแห้งคือใช้สะดวก เมื่ออยู่ในรูปเม็ดจะง่ายต่อการชั่งหรือตวง และไม่เปียกเหมือนรูปผง

เมื่อใช้ในสภาพไร่ที่มีลมแรง ปกติใช้น้ำเป็นตัวพาสารรูปโพลเวบิลแห้ง แต่สารบางชนิดอาจจะแนะนำให้ผสมกับปุ๋ยในโตรเจนรูปน้ำ

8. เม็ดละลายน้ำ (water-soluble granules หรือ SG)

สารรูปเม็ดละลายน้ำมีลักษณะเป็นเม็ดเล็กๆ เมื่อนำมาผสมน้ำสารจะละลายในน้ำทันที เช่นเดียวกับเกลือหรือน้ำตาลละลายน้ำโดยไม่ต้องเขย่าภาชนะที่ใช้ผสม

9. เม็ดแขวนลอยในน้ำ (water-dispersible granules หรือ DG หรือ WDG)

สารรูปเม็ดแขวนลอยในน้ำก็มีลักษณะเช่นเดียวกับโพลเวบิลแห้ง สารออกฤทธิ์ถูกทำให้เป็นเม็ด เมื่อนำมาผสมน้ำสารจะแตกตัวแพร่กระจายไปทั่วน้ำ เช่นเดียวกับรูปผงแขวนลอยในน้ำ มีข้อดีคือใช้สะดวก

10. เพลเลทละลายน้ำ (water-soluble pellets หรือ SP)

เพลเลทละลายน้ำ เป็นรูปของสารที่มีลักษณะเป็นเม็ดขนาดใหญ่ เวลาใช้ไม่ต้องผสมน้ำ แต่ใช้หว่านไปบนผิวดินโดยตรง เมื่อฝนตกก็ทำให้เพลเลทนี้แตกตัว สารก็ถูกชะล้างลงไปในดิน

11. เม็ดเคลือบสาร (herbicide-coated granules/pellets)

สารป้องกันกำจัดวัชพืชบางชนิดถูกนำมาทำเป็นรูปเม็ดขนาดเล็ก (granule) หรือขนาดใหญ่ (pellet) โดยเคลือบสารออกฤทธิ์ไว้โดยรอบวัสดุบางชนิด ทั้งนี้เพื่อให้เกิดการเลือกทำลายและสะดวกในการใช้โดยอาจจะนำแร่ดินเหนียวเวอร์มิคูไลท์ (vermiculite) หรือทรายมาเคลือบสาร ซึ่งจะมีสารออกฤทธิ์น้อยกว่า 10 % ของน้ำหนักทั้งหมด สารรูปเม็ดเคลือบนี้ไม่ต้องใช้น้ำเป็นตัวพา ใช้หว่านไปที่ผิวดินโดยตรง

12. เม็ดที่มีน้ำหนักเบา (ultra low weight granules)

13. เม็ดที่ปลดปล่อยสารช้า (control-released granules/pellets)

รูปเม็ดที่ปลดปล่อยสารช้ามีลักษณะเป็นเม็ดวัสดุเคลือบสารเมื่อนำไปใช้สารป้องกันกำจัดวัชพืชจะค่อยๆ ถูกปลดปล่อยลงสู่ดินหรือน้ำอย่างช้าๆ เพื่อให้ควบคุมวัชพืชได้ยาวนานขึ้น มีความปลอดภัยต่อพืชปลูกและสภาพแวดล้อม โดยสารจะไม่ถูกชะล้างลงสู่ดินชั้นล่างมากนัก และจะไม่ไหลบ่าออกจากผิวดิน ข้อเสียคือมีราคาแพง อย่างไรก็ตามงานวิจัยของเอฟเอโอ-ไอเออีเอ (FAO-IAEA) ได้ศึกษาวัสดุเพื่อนำสารคุมวัชพืชบิวทาคลอร์มาเคลือบ ผลปรากฏว่าได้ผลเป็นที่น่าพอใจ โดยวัสดุที่นำบิวทาคลอร์มาเคลือบนั้นจะค่อยๆ ปลดปล่อยสารออกมา ทำให้สารอยู่ในน้ำระดับความเข้มข้นที่ไม่เป็นพิษต่อปลา แต่สารยังควบคุมวัชพืชในนาข้าวได้ตามปกติ จึงมีการแนะนำให้ใช้ในประเทศจีนและอินโดนีเซีย ซึ่งมีการเลี้ยงปลาในนาข้าว

การศึกษาผลทางอัลติโลพาที

การตรวจสอบผลด้านอัลติโลพาทีของพืชชนิดต่างๆ ในเบื้องต้นนั้นนิยมใช้วิธีการตรวจสอบผลด้านชีวภาพของพืช (plant bioassay) ซึ่งมีวิธีการทดสอบหลายวิธี และแต่ละวิธีก็มีข้อดี เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนเวลาสำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น เมื่อนำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ข้อเสีย แตกต่างกันไป อย่างไรก็ตามวิธีการที่เป็นที่นิยมและใช้กันแพร่หลายมากที่สุดคือ การใช้สารสกัดน้ำ (water extract) ในการตรวจสอบผลที่มีต่อการงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้า (germination and seedling growth)(Hedge and Miller, 1990) เนื่องจากสามารถเห็นผลรวดเร็ว สามารถทำการทดสอบได้จำนวนมากในแต่ละครั้งที่ทำการทดสอบ และเป็นวิธีการตรวจสอบที่ประหยัดที่สุด วิธีหนึ่ง นอกจากนี้การใช้น้ำเป็นตัวสกัดสารจากพืชนั้น ผลที่ได้จะใกล้เคียงกับผลที่ปรากฏในธรรมชาติมากที่สุด ในสภาพธรรมชาตินั้นสารอัลลีโลพาตีที่พืชผลิตขึ้นเกือบทั้งหมดต้องอาศัยน้ำเป็นตัวทำละลายในการที่จะถูกปลดปล่อยออกสู่ธรรมชาติ เช่น เกิดจากการชะล้างของฝน หมอก หรือน้ำค้างหรือปลดปล่อยออกสู่ธรรมชาติในรูปของสารละลายน้ำทางราก หรือแม้แต่การปลดปล่อยสารจากซากพืช ที่เน่าสลายก็ต้องใช้น้ำเป็นตัวทำละลาย การใช้สารสกัดน้ำในการตรวจสอบผลด้านอัลลีโลพาตีนั้นสามารถใช้ได้ทั้งส่วนของพืชที่ยังสด (fresh plant material) และพืชที่แห้งแล้ว (dry plant material) ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับชนิดของพืช และชนิดของสาร บางครั้งการสกัดสารอัลลีโลพาตีจากพืชสดให้ผลที่ดีกว่าการใช้พืชแห้ง อย่างไรก็ตามรายงานการทดลองส่วนใหญ่แสดงให้เห็นว่าการใช้พืชแห้งในการสกัดสารนั้นให้ผลดีกว่าการใช้พืชสด นอกจากนี้ส่วนของพืชที่ใช้ในการสกัดเช่น ราก ลำต้น ใบ ดอก เมล็ด และส่วนอื่นๆ จะมีศักยภาพในด้านอัลลีโลพาตีที่แตกต่างกัน ซึ่งแสดงให้เห็นถึงความแตกต่างของพืชก็มีผลต่อปริมาณการผลิต และสะสมสารอัลลีโลพาตีในแต่ละส่วนด้วย (Rice, 1984)

ผลการวิจัยด้านอัลลีโลพาตี

ผลงานการวิจัยในต่างประเทศ

ในด้านการเกษตร ได้มีการศึกษาผลทางอัลลีโลพาตีของวัชพืชต่อพืชปลูก พืชปลูกต่อวัชพืช พืชปลูกต่อพืชปลูก และวัชพืชต่อวัชพืช เพื่อนำมาพัฒนาและประยุกต์ใช้กับการเกษตรในด้านการป้องกันกำจัดวัชพืช เพื่อให้ได้ผลผลิตโดยที่ต้นทุนในการผลิตลดลง และปลอดภัยต่อสิ่งแวดล้อมในอนาคตแม้ว่าการใช้สารเคมีกำจัดวัชพืชจะยังคงเป็นส่วนประกอบสำคัญในระบบการจัดการวัชพืชแบบผสมผสานต่อไป แต่การควบคุมวัชพืชโดยวิธีทางอัลลีโลพาตีจะเป็นวิธีการสำคัญวิธีการหนึ่งที่ช่วยลดการใช้สารเคมีในการกำจัดวัชพืช (Einhellig, 1996 ; Seigler, 1996 ; Duke *et al.*, 2000) ด้วยเหตุนี้จึงมีผู้สนใจและดำเนินการวิจัยอย่างต่อเนื่อง ตัวอย่างผลงานวิจัยในต่างประเทศ เช่น Colton and Einhellig (1980) รายงานว่าวัชพืชครอบครัววาลสามารถขับสารออกมายับยั้งการเจริญเติบโตของถั่วเหลือง (*Glycine max* L.) โดยสารที่ปล่อยออกมาจะทำให้ปริมาณคลอโรฟิลล์ในใบลดลง และต้นถั่วเหลืองจะแสดงอาการขาดน้ำ ส่วน Irons and Burnside (1982) พบว่าสารที่ปลดปล่อยจากรากทานตะวันทำให้ความสูงและน้ำหนักสดของข้าวฟ่าง ถั่วเหลือง และทานตะวันลดลง ส่วน Achhireddy and Singh (1984) ทำการศึกษาผลทางอัลลีโลพาตีของผกากรอง (*Lantana camara* L.) ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของ milkweedvine (*Morrenia odorata* Lindl.) โดยการ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับกรใช้งานเพื่อการศึกษาค้นคว้า ไม่นิยมนำไปเผยแพร่โดยไม่ได้รับอนุญาต
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ผสมส่วนยอดหรือรากของผักกรอง ที่อัตรา 0.5, 1, 2 และ 4 กรัมต่อดิน 100 กรัม พบว่าการใช้ส่วน รากผสมดินมีผลยับยั้งมากกว่าส่วนยอด ในขณะที่ Bewick *et al.* (1994) พบว่าสารสกัดด้วยน้ำจาก ขึ้นฉ่ายแห้งสามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดผักโขมหนาม (*Amaranthus spinosus* L.) หนุ่ยข้าวนก มะแว้งต้น (*Solanum nigrum* L.) หนุ่ยดอกขาว (*Leptochloa chinensis* (L.) Nees.) กกทราย (*Cyperus iria* L.) และผักเบี้ยใหญ่ (*Portulaca oleracea* L.) ต่อมา Al-Humaid and Warrag (1998) ศึกษาผลทางอัลลีโลพาทีของสารสกัดด้วยน้ำจาก mesquite (*Prosopis juliflora* DC.) ต่อการงอก และการเจริญเติบโตของหนุ่ยแพรก (*Cynodon dactylon* (L.) Pers.) ที่ระดับความเข้มข้น 10 ถึง 60 กรัมต่อลิตร พบว่าสารสกัดทุกระดับความเข้มข้นมีผลยับยั้งการงอก และการเจริญเติบโตของหนุ่ย แพรก ส่วน Laosinwattana *et al.* (1997) รายงานว่าผลการเปรียบเทียบสารสกัดน้ำจากส่วนยอด ราก และเมล็ดของหนุ่ยขนาดเล็ก ที่ระดับความเข้มข้น 12.5, 25, 50 และ 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิเมตร ที่มี ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ พบว่าการใช้สารสกัดที่ระดับความเข้มข้น 50 มิลลิกรัมต่อมิลลิเมตร สารสกัดจากส่วนยอดมีผลยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ ดีกว่าการใช้สารสกัดจากส่วนรากและเมล็ด แสดงให้เห็นว่าเนื้อเยื่อบริเวณลำต้นเป็นแหล่งสะสม สารที่มีฤทธิ์ยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโต ในทางตรงข้ามการใช้สารสกัดที่ระดับความเข้มข้น ต่ำคือ 12.5 และ 25 มิลลิกรัมต่อมิลลิเมตร มีผลส่งเสริมการงอกและการเจริญเติบโตของผักโขม ต่อมา Laosinwattana *et al.* (1999) ได้ศึกษาการแยกสารอัลลีโลพาทีจากหนุ่ยขนาดเล็ก ด้วยวิธี solvent partitioning ซึ่งได้สารสกัด 3 ส่วน คือ AE, NE และ AQ ปรากฏว่าสารสกัดในส่วนของ AQ และ NE มีผลยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้าผักโขมได้ดี ในขณะที่ส่วนของ AE ระดับความเข้มข้นต่ำมีผลส่งเสริมการงอกและการเจริญเติบโต ในเวลาต่อมา Kato-Noguchi (2003) ได้ศึกษาผลทางอัลลีโลพาทีของเลมอนบาล์ม (*Melissa officinalis* L.) โดยนำส่วนยอดเลมอนบาล์มที่ อายุ 30 วัน นำมาล้างทำความสะอาด และทำให้แห้งด้วยความเย็น (freeze-dry) จากนั้นนำไปบดให้ เป็นผงละเอียด และนำมาผสมกับทราย (quartz sand) ในอัตราส่วน 0, 3, 10, 100 และ 300 มิลลิกรัม ต่อทราย 25 กรัม ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของผักโขม (*Amaranthus caudatus* L.) หนุ่ย ตีนนก (*Digitaria sanguinalis* L.) และผักกาดหอม พบว่าเปอร์เซ็นต์การงอกของเมล็ด ความยาวต้น และความยาวรากของต้นกล้าพืชทดสอบลดลง ซึ่งการเพิ่มอัตราส่วนของผลเลมอนบาล์ม มีผลทำ ให้การยับยั้งเพิ่มสูงขึ้น ในขณะที่ Jefferson and Pennacchio (2003) ได้ศึกษาผลทางอัลลีโลพาทีของ พืชตระกูล chenopodiaceae 4 ชนิด คือ *Atriplex bumburyana*, *A. codonocarpa*, *Maireana georgei* และ *Enchylaena tomentosa* ต่อการงอกของเมล็ดผักกาดหอม โดยใช้สารสกัดด้วยน้ำจากพืชทั้ง 4 ชนิด ที่ระดับความเข้มข้น 0.006, 0.03, 1.55, 3.12 และ 6.25 กรัมต่อลิตร พบว่าการใช้สารสกัดน้ำ จากใบ *A. codonocarpa* มีผลยับยั้งสูงกว่าการใช้สารสกัดจากพืชชนิดอื่น โดยที่ระดับความเข้มข้น 3.12 กรัมต่อลิตร สามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดหอมได้อย่างสมบูรณ์ ในขณะที่การใช้สาร สกัดน้ำจากใบ *A. bumburyama* และ *M. georgei* ที่ระดับความเข้มข้น 6.25 กรัมต่อลิตร สามารถ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดหอมได้ และการใช้สารสกัดน้ำจากพืชทั้ง 2 ชนิด ที่ระดับความเข้มข้น 1.55 กรัมต่อลิตร มีผลให้ความยาวยอดและรากต้นกล้าผักกาดหอมลดลงด้วย ส่วน Yu et al. (2003) ได้ศึกษาผลของสารที่ปลดปล่อยจากรากแดงกวา และสารสกัดด้วยน้ำจากรากแดงกวา พบว่าสารจากรากแดงกวามีผลทำให้การเปิดปิดปากใบ การคายน้ำ และอัตราการสังเคราะห์แสงของต้นกล้าลดลง ขณะที่ Ma et al. (2004) ได้ทำการทดสอบสารสกัดจากพืชสมุนไพรจำนวน 383 ชนิด ที่มีผลต่อการงอกของเมล็ดหญ้าแม่ผด (*Strigi hermonthica* (Del.) Benth.) พบว่าสารสกัดด้วยน้ำจากพืช 27 ชนิด ให้ผลในการยับยั้งการงอกของเมล็ดหญ้าแม่ผด เช่น สารสกัดจากรากโหราเดือยไก่ (*Aconotum carmichaeli* Debx.) ส่วนเหนือดินของต้นข่าเล็ก (*Alpinia officinarum* Hance) รากและเหง้าของว่านหางจิ้งจอก (*Belamcanda chinensis* (L.) DC.) ดอกเบญจมาศ (*Chrysanthemum indicum* L.) เปลือกของผลว่านมหาเมฆ (*Curcuma aeruginosa* Roxb.) เมล็ดว่านนางคำ (*Curcuma aromatica* Salish.) ผลเทียนดอกม่วง (*Melia toosenden* Sieb. Et Zuce) ผลเปราะหอม (*Kaempferia galangal* L.) รากหอมแดง (*Dichroa febrifuga* Lour.) เหง้าซากกรวยชา (*Kadsura coccinea* (Lem.) A.C. Smith) เหง้ากำจัดหน่วย (*Zanthoxylum nitidum* (Roxb.) DC.) เหง้าข่า (*Zingiber officinale* Rosc.) โดยเฉพาะสารสกัดจากเมล็ดขมิ้นชัน (*Curcuma longa* L.) สามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดหญ้าแม่ผดได้อย่างสมบูรณ์

ผลการวิจัยในประเทศไทย

สำหรับผลการวิจัยในประเทศไทยมีรายงานการศึกษาของ ชุ่มและศิริพร (2531) ได้ศึกษาการใช้ น้ำและสารอินทรีย์อะซีโตนและเมทานอลสกัดสารจากงา พบว่ามีสารยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชอยู่ทุกส่วนของต้นงา โดยมีมากที่สุดใฝ่ฝัก รองลงมาใฝ่ใบ ลำต้น และราก ตามลำดับ ส่วน สุชาติ (2535) ซึ่งพบว่าสารสกัดจากต้นงาสด สามารถยับยั้งความยาวต้นและความยาวรากของต้นกล้าถั่วลิสง (*Arachis hypogaea* L.) ข้าวโพด ข้าวฟ่าง และงาได้ ในขณะที่ ชุ่มและศิริพร (2535) รายงานการศึกษาร่วมกับหญ้าคา (*Imperata cylindrical* L. Raeuschel) พบว่าการแตกหน่อของหญ้าคาลดลง ส่วน วงจันทร์และสมบูรณ์ (2538) ได้ศึกษาสารสกัดจากใบของต้นจาก (*Nypa fruticans* Wurm.) และใบแสม (*Avicenia marina* Vierh.) แห่ง พบว่าสารสกัดจากพืชทั้งสองชนิดมีผลยับยั้งการงอกของเมล็ดค้อยตึง (*Rurllia tuberosa* L.) และไมยราบยักษ์ ต่อมาอุไร (2539) ได้รายงานผลการศึกษาร่วมกับวัชพืช 8 ชนิด ได้แก่ แห้วหนู (*Cyperus rotundus* L.) หญ้าคา หญ้าขน (*Brachiria mutica* (Forsh) Stapf) หญ้ายาง (*Euphorbia heterophylla* L.) ผักโขม ผักหิ้นเบี้ย น้านมราชสีห์ (*Euphorbia hirta* L.) และบานไม่รู้โรยป่า (*Gomphrena celosioides* Mart) ปรากฏว่าการปลูกพืชร่วมกับวัชพืชดังกล่าวมีผลทำให้ความสูง การสะสมน้ำหนักแห้ง และผลผลิตของถั่วเหลืองลดลงอย่างมาก เมื่อเปรียบเทียบกับ การทดลองอื่น ได้แก่ การคลุมวัชพืชแห้ง บดละเอียดกับวัสดุปลูก และการรดสารสกัดจากวัชพืชสด ในขณะที่ ชุ่มและศิริพร (2543) ได้ศึกษาผลของสารสกัดจากผักเบี้ยหินสดและผักเบี้ยหินแห้ง ที่มีต่อการงอกและการเจริญเติบโตของเอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นอญูาตใ้หน้าไปใ้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

พืชทดสอบในอัตราความเข้มข้นของสารสกัด 1, 2.5 และ 5 กรัมน้ำหนักสด พบว่าที่อัตราความเข้มข้นของสารสกัด 1 กรัมน้ำหนักสดของผักเบี๋ยหินสด และผักเบี๋ยหินที่ทำให้แห้งในช่วงเวลา 1, 2, 3 และ 4 สัปดาห์ มีผลยับยั้งการงอกของเมล็ดแดงกว่า ผักกาดขาว (*Brassica juncea* L.) และผักบุ้งเพียงเล็กน้อย แต่ไม่มีผลต่อการงอกของเมล็ดข้าวโพด ถั่วเหลือง และถั่วเขียว ในขณะที่สารสกัดจากผักเบี๋ยหินสดสามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดผักคะน้าได้อย่างสมบูรณ์ ส่วนการศึกษาผลของสารสกัดจากเทียนหยดด้วยน้ำต่อการเจริญเติบโตของไมยราบยักษ์ พบว่าสารสกัดจากเทียนหยดมีผลทำให้การเจริญเติบโตของไมยราบยักษ์ลดลง (ศิริพรและชอุ่ม, 2543) ในขณะที่ วิรัตน์และคณะ (2547) ได้ศึกษาผลของสารสกัดที่แยกวิธี solvent partitioning จากใบของพุทธรักษาแก่นแดงที่มีต่อการงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้าหญ้าข้าวนก ซึ่งแยกสารได้ 4 ส่วนคือ crude methanol extract (ME) neutral compound extract (NE) acidic compound extract (AE) และ aqueous fraction (AQ) พบว่าสารสกัดในส่วน AE ให้ผลในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้าข้าวนกมากที่สุด โดยที่สารสกัดระดับความเข้มข้น 8,000 ppm มีผลในการยับยั้งการงอกของเมล็ด 85.59 เปอร์เซ็นต์ ยับยั้งความยาวต้นได้ 89.43 เปอร์เซ็นต์ และสามารถยับยั้งความยาวรากของต้นกล้าได้อย่างสมบูรณ์ ส่วน ดารารัตน์ (2547) ได้รายงานสารสกัดส่วนใบของพุทธรักษาแก่นแดงที่ความเข้มข้น 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร สามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดหญ้าข้าวนก (*Echinochloa crus-galli* (L.) Beauv.) และหญ้าอะตราตัม (*Paspalum atratum*) ได้ 100 เปอร์เซ็นต์ เมื่อทำการสกัดด้วยวิธี solvent partitioning จะได้ 3 ส่วนคือ aqueous fraction (AQ), neutral compound extract (NE) และ acidic compound extract (AE) พบว่าสารสกัดในส่วน AE มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการงอกของพืชทดสอบสูงสุด ในขณะที่ ชนินาถ (2552) ได้ศึกษาผลของสารสกัดด้วยน้ำจากใบ กิ่ง เปลือก และเนื้อ ไม้ของชันทองพญาบาท ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกและผักโขม พบว่าสารสกัดจากใบให้ผลในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกและผักโขมสูงที่สุด รองลงมาคือ เปลือก กิ่งและเนื้อ ไม้ ตามลำดับ และเมื่อนำผงใบชันทองพญาบาทแห้งมาทดสอบเปรียบเทียบกับสารสกัดด้วยน้ำจากใบชันทองพญาบาทในจานทดลอง พบว่า ผงใบชันทองพญาบาทแห้งสามารถยับยั้งการงอก และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกและผักโขมได้ดีกว่าสารสกัดด้วยน้ำที่อัตราเดียวกัน และเมื่อนำใบชันทองพญาบาทมาศึกษาหาชนิดของสารอินทรีย์ที่เหมาะสมในการสกัดสารออกฤทธิ์ พบว่า สารที่สกัดจากสารละลายเมทานอล มีความสามารถในการยับยั้งการงอกของเมล็ดหญ้าข้าวนกและผักโขมได้ดีที่สุด รองลงมาคือ เอทิลอะซิเตทและเฮกเซนตามลำดับ

ผลทางอัลลีโลพาทีของพืชในวงศ์ **Maliaceae**

สำหรับการศึกษาผลทางอัลลีโลพาทีของพืชในวงศ์ **Maliaceae** มีรายงานว่าสารสกัดด้วยน้ำจากใบประยงค์สามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ ได้แก่ ผักกาดหัว ผักกวางตุ้ง ผักโขมจีน หอมแบ่ง (*Allium ascalonicum* L.) ข้าวฟ่าง ข้าวโพด ถั่วพี และไมยราบยักษ์ (บุญรอด, 2544 : บุญรอดและคณะ, 2544 : Phuwiwat and Chatiyanon, 2000) และจากเอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นิยมนำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การสกัดสารจากใบประยงค์ด้วยตัวทำละลายเฮกเซน คลอโรฟอร์ม และเมทานอล ตามลำดับ พบว่า สารสกัดใบประยงค์ในชั้นคลอโรฟอร์มให้ผลดีที่สุดในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของพืช (บุญรอด, 2544) ขณะที่ ปฏิมา (2544) ศึกษาผลของสารสกัดน้ำจากใบมะฮอกกานี (*Swietenia macrophylla*) ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ คือ ข้างฟาง ข้างโพดเทียน ผักกาดหัว ผักกวางตุ้ง ผักคะน้า ต้อยติ่ง และไมยราบ พบว่าการใช้สารสกัดที่อัตราส่วน 1 : 10 (น้ำหนัก : ปริมาตร) มีผลในการยับยั้งการงอกของเมล็ดทดสอบ และสามารถยับยั้งการงอกของเมล็ด ผักกวางตุ้งและต้อยติ่งได้อย่างสมบูรณ์ และ ปฏิมาและวิรัตน์ (2544) พบว่าสารสกัดจากใบมะฮอกกานีทั้งใบสดและใบแห้งสามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดและการเจริญเติบโตของต้นกล้า ต้อยติ่ง (*Ruellia tuberosa* L.) โดยสารสกัดจากใบแห้งให้ผลการยับยั้งมากกว่าสารสกัดจากใบสด การเพิ่มความเข้มข้นของสารสกัดด้วยการปรับอัตราส่วนใบ : น้ำกลั่น มีผลให้การงอกของเมล็ด และการเจริญเติบโตของต้นกล้าต้อยติ่งถูกยับยั้งเพิ่มขึ้น ซึ่งการใช้สารสกัดจากใบแห้งในอัตราส่วน 1 : 5 และ 1 : 10 มีผลให้เมล็ดต้อยติ่งถูกยับยั้งการงอกอย่างสมบูรณ์ ส่วนวิรัตน์และจำรูญ (2545) ได้ทำการศึกษาผลของสารสกัดด้วยน้ำจากใบเทียน พบว่าการใช้สารสกัดที่อัตราส่วน 1 : 10 (น้ำหนัก : ปริมาตร) มีผลยับยั้งการงอกของเมล็ดผักกาดหัว ผักบุ้ง และข้าวพันธุ กข. 23 ได้ 88.02, 94.43 และ 93.75 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ต่อมา ยิ่งยง (2546) ได้ทำการเปรียบเทียบผลของสารสกัดด้วยน้ำจากใบพืชในวงศ์ Meliaceae จำนวน 10 ชนิด ได้แก่ ประยงค์ใบใหญ่ (*Aglaia ologophylla* Miq.) ประยงค์กลางสาด (*A. domestica* Pellegr.) ทองกอก (*A. dookoo* Griff.) เลียน สะเดา สะเดาข้าง (*A. excelsa* (Jack) Jacobs) ยมหอม (*Toona ciliata* M. Rome.) ยมหิน (*Chukrasia venlutina* (M. Rome.) C. DC.) และตาเสือ (*Aphanamixis polystachya* (Wall.) R. Paker) ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้าพืชทดสอบ 4 ชนิด ได้แก่ ผักกวางตุ้ง ข้าว ผักโขม และหญ้าข้าวนก พบว่าสารสกัดด้วยน้ำจากใบประยงค์ใบใหญ่ให้ผลในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้าพืชทดสอบมากที่สุด รองลงมาคือสารสกัดจากใบประยงค์และเทียน ตามลำดับ ขณะที่สารสกัดจากใบกลางสาด ทองกอก สะเดา และสะเดาข้างให้ผลในการยับยั้งน้อยกว่าสารสกัดชนิดอื่นๆ

เลี่ยน

เลี่ยน (*Melia azedarach* Linn.) เป็นพันธุ์ไม้ชนิดหนึ่งในวงศ์ Meliaceae (เต็ม, 2544) มีชื่อสามัญที่รู้จักกันทั่วไปว่า China tree, Indian lilac, Pride of Chinaberry, umbrella Chinabery หรือ umbrella tree (Bonner and Grano, 1974) ชื่ออื่นๆที่เรียกคือ เกียน, เกเรียน, เลี่ยนใบใหญ่ เลี่ยน ลักษณะทางพฤกษศาสตร์ ไม้ยืนต้นขนาดใหญ่ ตระกูลเดียวกับสะเดา ลักษณะลำต้นและใบมีความใกล้เคียงกันกับสะเดา มีความสูงประมาณ 20-30 เมตร เป็นต้นไม้ที่มีการเจริญเติบโตเร็ว แตกกิ่งก้านออกไปรอบๆ ลำต้นเป็นจำนวนมาก เปลือกผิวลำต้นมีสีน้ำตาล มีแผลเป็นร่องตามยาว ลำต้นเจริญขึ้นตรง ทรงพุ่มกลมรูปกรวยโปร่ง ใบออกเป็นช่อ ช่อหนึ่งมีใบอยู่ประมาณ 3-5 ใบ ช่อใบ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นอนุญาติให้นำไปเผยแพร่บนสื่อออนไลน์
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ยาวประมาณ 12 - 15 เซนติเมตร ลักษณะของใบย่อย ปลายใบแหลมเรียว โคนใบสอบขอบใบหยักแบบฟันเลื่อย บนใบเกลี้ยงสีเขียวส่วนล่างของใบมีขนสีเขียวอ่อนเห็นเส้นใบชัด ขนาดความกว้างของใบประมาณ 3-5 เซนติเมตร ยาวประมาณ 3-6 เซนติเมตร ออกดอกเป็นช่อ เป็นกระจุกใหญ่ออกตามปลายกิ่งที่ง่าม ใบ ดอกมีฐานรองดอกเล็กมีกลีบดอก 5-6 กลีบ ดอกมีสีม่วงอ่อนหรือสีฟ้า กลิ่นหอม ผลกลมรี สีเขียวมีขนาดโตประมาณ 0.5 เซนติเมตร เมื่อแก่จะเปลี่ยนเป็นสีเหลือง ภายในผลมีเมล็ดประมาณ 4-5 เมล็ด สรรพคุณ ทุกส่วนของต้นเถียน รสขม เมา แก้โรคผิวหนัง แก้โรคเรื้อน และกุดถึง ทำให้ผิวหนังดำเกรียมแล้วลอกเป็นขุย เป็นยาอายุวัฒนะ ทำให้ร่างกายแข็งแรง ยาง แก้ม้ามโต เมล็ด แก้ปวดในข้อ ผล แก้โรคเรื้อนและฝีคันทะมาลา ดอก แก้โรคผิวหนัง น้ำคั้นจากใบ ขับพยาธิ ขับปัสสาวะ แก่นัว บำรุงโลหิต ประจำเดือน ดอกและใบ พอกแก้ปวดศีรษะ ปวดประสาท เปลือกต้น รักษาเหา ผล ใช้เบื่อปลา สารเคมี มีสารกลุ่มแอลคาลอยด์ ชื่อ Azadirachtin, Toosendanin ในส่วนผลยังพบ Bakayknin, Steroid สารขมชื่อ Margosine, Fixed oil และกำมะถัน



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วิธีการดำเนินการวิจัย

อุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลอง

1. เมล็ดวัชพืช ได้แก่ หญ้าข้าวนก (*Echinochloa crus-galli* (L.) Beauv.) และถั่วฝัก (*Phaseolus lathyroides* L.)
2. จานเพาะเมล็ดขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 9 เซนติเมตร
3. กระดาษเพาะ
4. น้ำกลั่น
5. กระจกพลาสติกขนาด 4 นิ้ว
6. เครื่องชั่งดิจิตอล 4 ตำแหน่ง
7. ตู้อบ
8. กระดาษกรอง
9. ผ้าขาวบาง
10. เครื่องระเหยสุญญากาศ (Vacuum Rotary Evaporator)
11. สารเคมี ได้แก่ ethanol, hexane, ethyl acetate
12. อุปกรณ์เครื่องแก้ว ได้แก่ ขวดกลม (Round bottom), ปีกเกอร์, ขวดรูปชมพู่ (flask), ขวดโหลแก้ว และแท่งแก้วคนสาร
13. อุปกรณ์อื่น ๆ
 - อุปกรณ์ถ่ายภาพ
 - ไม้บรรทัด

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วิธีการทดลอง

การทดลองที่ 1. การศึกษาเปรียบเทียบผลของสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงที่อยู่ในระยะการเจริญเติบโตที่แตกต่างกันที่มีต่อการงอก และการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ

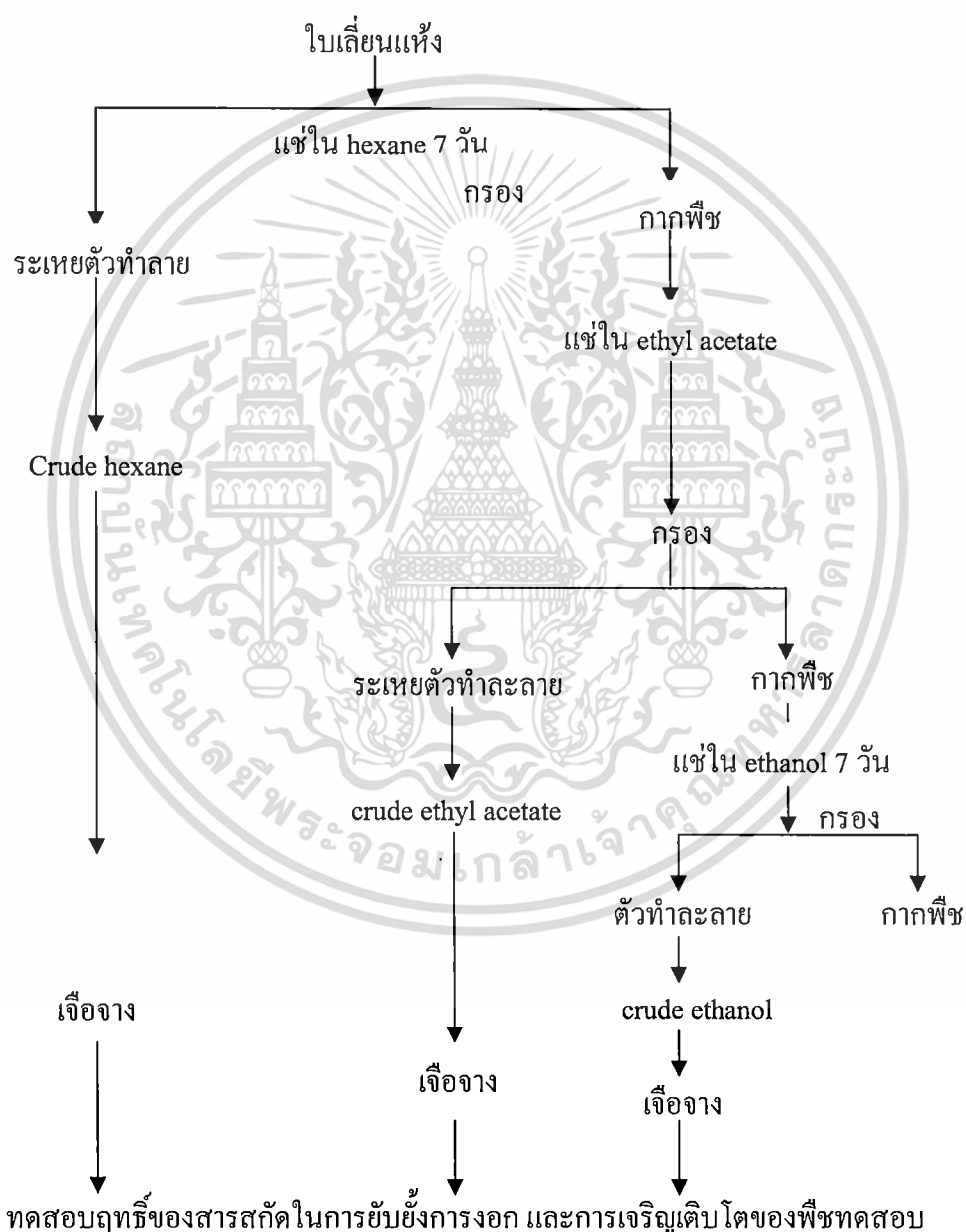
การเตรียมสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงที่อยู่ในระยะการเจริญเติบโตที่แตกต่างกัน 3 ระยะ คือ ระยะใบอ่อน ระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ และระยะใบแก่ มาล้างทำความสะอาด ผึ่งให้แห้งในที่ร่มและอบให้แห้งสนิทในตู้อบโดยใช้อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส นำใบเลี้ยงแต่ละระยะการเจริญเติบโตมาตัดให้เป็นชิ้นเล็กๆ บรรจุในขวดแก้วที่มีขนาดเหมาะสมเติมน้ำกลั่นในอัตราส่วนน้ำหนักแห้ง 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ปิดฝาขวด และนำไปเก็บไว้ในที่มีอุณหภูมิต่ำ (~8 องศาเซลเซียส) เพื่อป้องกันการย่อยสลายของสารเป็นเวลานาน 72 ชั่วโมง จากนั้นจึงนำสารสกัดที่ได้มากรองผ่านผ้าขาวบาง แล้วจึงกรองซ้ำอีกครั้งด้วยกระดาษกรองเบอร์ 1 ซึ่งจะได้สารสกัดน้ำตั้งต้นความเข้มข้น 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ของใบเลี้ยงในแต่ละระยะการเจริญเติบโต

การทดสอบในงานทดลอง นำสารสกัดน้ำตั้งต้นของใบเลี้ยงในแต่ละระยะการเจริญเติบโตมาเจือจางด้วยน้ำกลั่นให้ได้ความเข้มข้น 12.50, 25, 50 และ 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร โดยใช้น้ำกลั่นเป็นวิธีเปรียบเทียบ ทำการทดสอบกับเมล็ดพืช 2 ชนิด คือ เมล็ดผักกาดหัว และเมล็ดหญ้าข้าวเนก โดยใส่สารสกัดน้ำปริมาตร 5 มิลลิลิตร ในงานทดลองขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 9 เซนติเมตร ซึ่งรองพื้นงานทดลองด้วยการเพาะเมล็ดเพื่อเป็นวัสดุดูดซับความชื้น ปล่อยให้สารสกัดถูกดูดซึม และกระจายในงานทดลองอย่างสม่ำเสมอ จากนั้นจึงนำเมล็ดพืชทดสอบที่คัดเลือกแล้วมาจัดเรียงวางจำนวน 20 เมล็ด ต่องานทดลองโดยให้มีระยะห่างระหว่างเมล็ดเท่าๆ กัน ปิดฝาครอบงานทดลองเพื่อป้องกันการระเหยของสารสกัด นำงานทดลองทั้งหมดวางไว้ในตู้ควบคุมการเจริญเติบโตของพืช ซึ่งมีระดับอุณหภูมิประมาณ 30 องศาเซลเซียส ความชื้นสัมพัทธ์ประมาณ 80% และมีแสงสว่าง 12 ชั่วโมงต่อวัน

การวางแผนการทดลอง ในการทดสอบผลของสารสกัดที่มีต่อพืชทดสอบแต่ละชนิดใช้แผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) ทำการทดลอง 4 ซ้ำๆ ละ 1 งานทดลอง ทำการตรวจนับจำนวนการงอกของเมล็ดพืชในวันที่ 7 หลังการเพาะ โดยเมล็ดที่มีความยาวรากตั้งแต่ 2 มิลลิเมตร ขึ้นไปนับเป็นเมล็ดที่งอก ตรวจวัดการเจริญเติบโตของต้นกล้าโดยวัดความยาวต้น และความยาวราก นำข้อมูลที่ตรวจวัดได้ปรับเปลี่ยนเป็นเปอร์เซ็นต์ของการเพาะด้วยน้ำกลั่น (% of control) และนำข้อมูลที่ได้ไปวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติ และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยวิธี Tukey's Studentized Range ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

การทดลองที่ 2. การศึกษาการสกัดแยกสารอัลลิโลพาที่จากใบเลี่ยนในเบื้องต้นด้วยตัวทำละลายอินทรีย์

การเตรียมสารสกัด นำใบเลี่ยนที่อยู่ในระยะการเจริญเติบโตที่ให้ผลดีที่สุดจากการทดลองที่ 1 มาล้างทำความสะอาด ผึ่งให้แห้งในที่ร่ม และอบให้แห้งสนิทในตู้อบโดยใช้อุณหภูมิ 45°C นำมาตัดเป็นชิ้นเล็กๆ ชั่งน้ำหนัก และนำไปแช่เพื่อสกัดสารในตัวทำละลายอินทรีย์โดยวิธี sequential solvent extraction ซึ่งจะทำการแช่ใบพืชในตัวทำละลายอินทรีย์เรียงลำดับจากสารที่มีขั้วน้อยไปหาสารที่มีขั้วมากคือ เฮกเซน เอทิลอะซิเตท และเอทานอล ตามลำดับ (ภาพที่ 1)



ภาพที่ 1 แสดงขั้นตอนของการสกัดสารจากใบเลี่ยนแห้ง ด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ 3 ชนิด ตามวิธี sequential solvent extraction

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การแช่ใบพืชในตัวทำละลายแต่ละชนิดใช้เวลา 7 วัน โดยให้ตัวทำละลายท่วมใบพืชและทำการคนใบพืชอย่างสม่ำเสมอทุกวัน เมื่อครบกำหนดเวลาการแช่สกัดสารในตัวละลายแต่ละชนิด นำสารสกัดที่ได้ไปกรองผ่านผ้าขาวบางและกรองซ้ำด้วยกระดาษกรองเบอร์ 1 จากนั้นนำสารสกัดที่กรองได้ไประเหยตัวทำละลายด้วยเครื่องระเหยสารภายใต้สูญญากาศ ซึ่งจะได้สารสกัดในลักษณะของ crude hexane extract crude ethylacetate extract และ crude ethanol extract ทำการชั่งน้ำหนักสารสกัดแต่ละส่วนที่ได้และนำไปเก็บไว้ในอุณหภูมิห้องจนถึงเวลานำมาใช้

การทดสอบในงานทดลอง นำสารสกัดทั้ง 3 ส่วนมาละลาย และเจือจางโดยใช้ตัวทำละลายให้ได้ความเข้มข้น 500, 1,000, 2,000 และ 4,000 ppm ทำการทดสอบโดยใช้สารสกัดด้วยเมทานอลแต่ละความเข้มข้นปริมาตร 5 มิลลิลิตร ในงานทดลองขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 9 เซนติเมตร ซึ่งรองรับงานทดลองด้วยกระดาษเพาะเมล็ด ปล่อยให้สารถูกดูดซึมและกระจายในงานทดลองอย่างสม่ำเสมอ จากนั้นจึงปล่อยให้ตัวทำละลายระเหยจนแห้งเป็นเวลา 24 ชั่วโมง เดิมน้ำกลั่นปริมาตร 5 มิลลิลิตร ในแต่ละงานทดลอง และใช้น้ำกลั่นเป็นวิธีการเปรียบเทียบ ทำการทดสอบกับเมล็ดพืช 2 ชนิด คือ เมล็ดหญ้าข้าวนก และเมล็ดถั่วฝักดำ ดำเนินการทดสอบผลต่อเมล็ดพืชแต่ละชนิดโดยใช้วิธีการเช่นเดียวกับการทดลองที่ 1

การวางแผนการทดลอง ในการทดสอบผลของสารสกัดที่มีต่อเมล็ดพืชทดสอบแต่ละชนิดใช้แผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) ทำการทดลอง 4 ซ้ำๆ ละ 1 งานทดลอง โดยดำเนินการตรวจวัดผล และนำข้อมูลที่ได้ไปวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติ และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยวิธี Tukey's Studentized Range ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

การทดลองที่ 3. ศึกษาองค์ประกอบและกรรมวิธีที่เหมาะสมในการทำรูปผลิตภัณฑ์กำจัดวัชพืชจากใบเลี้ยง

การศึกษาผลของผลิตภัณฑ์สารกำจัดวัชพืชในรูปผงละลายน้ำจากใบเลี้ยงที่มีต่อการงอกและเจริญเติบโตของพืชทดสอบ

การเตรียมผลิตภัณฑ์ โดยนำสารสกัดจากใบเลี้ยงในลักษณะ crude extract ที่ให้ผลดีที่สุดจากการทดลองที่ 3 (crude ethylacetate extract) 20 เปอร์เซ็นต์ โดยน้ำหนัก มาผสมกับผง bentonite 67.5-87.5 เปอร์เซ็นต์ โดยน้ำหนัก และสาร sodium lauryl sulfate 2.5 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก โดยบดส่วนผสมทั้งหมดในครกบดสาร และใช้อะซีโตนเป็นสารช่วยทำละลาย ทำการบดจนกว่าส่วนผสมทั้ง 3 เป็นเนื้อเดียวกันและแห้งสนิท ซึ่งจะได้ส่วนผสมในรูปผงเปียกน้ำ (wettable powder)

การศึกษาผลของผลิตภัณฑ์สารกำจัดวัชพืชในรูปเม็ดจากใบเลี้ยงที่มีต่อการงอกและเจริญเติบโตของพืชทดสอบ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การเตรียมผลิตภัณฑ์ โดยการผสมแป้งมัน ปูนขาวและไบเลี่ยนบดละเอียด ในอัตราส่วน 1 : 1 : 2 ตามลำดับโดยเริ่มจากละลายแป้งมันและปูนขาว (CaCO_3) ในน้ำให้เข้ากัน แล้วนำไปตั้งไปเคี่ยวจนเป็นแป้งเปียกทิ้งไว้ให้อุ่น ๆ จากนั้นใส่ไบเลี่ยนบดละเอียดลงไปคลุกเคล้าให้เข้ากัน จากนั้นนำไปอบด้วยตู้อบที่อุณหภูมิ 45 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 72 ชั่วโมง จะได้ผลิตภัณฑ์ในรูปแบบผง (powder) จากไบเลี่ยน

การทดสอบผลิตภัณฑ์ ทดสอบผลิตภัณฑ์จากไบเลี่ยนทั้ง 2 แบบ อัตราสารออกฤทธิ์เดียวกัน ผงไบเลี่ยนที่อัตรา 62.5, 125, 250 และ 500 มิลลิกรัมต่อจานทดลอง เปรียบเทียบกับผลิตภัณฑ์รูปแบบผงที่อัตรา 125, 250, 500 และ 1000 มิลลิกรัมต่อจานทดลอง (ในผลิตภัณฑ์มีไบเลี่ยนอยู่ 50 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก) และผลิตภัณฑ์แบบผงเปียกน้ำที่อัตรา 15.625, 31.25, 62.5 และ 125 มิลลิกรัมต่อจานทดลอง (เนื่องจากในไบเลี่ยนมีสารสกัดหยาบ 20 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก) การทดสอบในงานทดลองขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 9 เซนติเมตร โดยใส่ผลิตภัณฑ์สารกำจัดวัชพืชจากไบเลี่ยนในรูปแบบผงและรูปผงเปียกน้ำที่อัตรา 62.5, 125, 250 และ 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง เติมน้ำกลั่น 5 มิลลิตร ในแต่ละจานทดลองและใช้น้ำกลั่นเป็นวิธีเปรียบเทียบ เกลี่ยผลิตภัณฑ์จากไบเลี่ยนให้ทั่วจานทดลอง วางเมล็ดพืช 2 ชนิด คือ เมล็ดหญ้าข้าวนก และเมล็ดถั่วฝักดำเนินการทดสอบผลต่อเมล็ดพืชแต่ละชนิดโดยใช้วิธีการเช่นเดียวกับการทดลองที่ 1

การวางแผนการทดลอง ในการทดสอบผลของผลิตภัณฑ์สารกำจัดวัชพืชในรูปแบบผงละลายน้ำจากไบเลี่ยนที่มีต่อเมล็ดพืชแต่ละชนิดใช้แผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) ทำการทดลอง 4 ซ้ำๆ ละ 1 จานทดลอง โดยดำเนินการตรวจวัดผลและนำข้อมูลที่ได้ไปวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติ และเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยโดยวิธี Tukey's Studentized Range ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

การทดลองที่ 4. ศึกษาผลในการเข้าสู่ต้นพืชทดสอบของสารออกฤทธิ์จากไบเลี่ยน

ศึกษาผลการเข้าทำลายของสารทางราก (soil application) ทำการทดลองในกระถางขนาด 4 นิ้ว ใช้หญ้าข้าวนก และถั่วฝักดำเป็นพืชทดสอบ ปลูกวัชพืชทั้งสองชนิดในกระถาง ถอนแยกให้เหลือจำนวน 1 ต้นต่อกระถาง เริ่มทำการทดสอบฤทธิ์ของสารเมื่อต้นวัชพืชมีความสูงประมาณ 15 เซนติเมตร ถอนต้นพืชจากกระถางโดยใช้น้ำฉีดล้างดิน นำพืชดังกล่าวไปแช่สารที่ต้องการทดสอบเป็นเวลา 1 นาที โดยเฉพาะส่วนของรากพืช หลังจากนั้นนำพืชไปปลูกในกระถางตามเดิม นำกระถางทดสอบไปตั้งไว้ในโรงเรือนทดลอง งดการให้น้ำ 24 ชั่วโมง วางแผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) ทำ 4 ซ้ำ โดยเตรียมสารให้มีความเข้มข้น 250, 500, 1,000, 2,000, 4,000 และ 8,000 ppm โดยมีน้ำกลั่นเป็นกรรมวิธีควบคุม เก็บผลการทดลอง วัดความสูง และความเป็นพิษ โดยใช้วิธี European System of Weed Control and Crop Evaluation ที่ 3, 5 และ 7 วัน

หลังการทดลอง จากนั้นนำข้อมูลทั้งหมดไปวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติและเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยด้วยวิธี Tukey's Studentized Range ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

ศึกษาผลการเข้าทำลายของสารทางใบ (foliar application) ทำการทดลองในกระถางขนาด 4 นิ้ว ใช้หญ้าข้าวนก และถั่วฝักเป็นพืชทดสอบ ปลูกวัชพืชทั้งสองชนิดในกระถาง ถอนแยกให้เหลือจำนวน 1 ต้นต่อกระถาง เริ่มทำการทดสอบฤทธิ์ของสารเมื่อต้นวัชพืชมีความสูงประมาณ 15 เซนติเมตร ใช้แผ่นพาราฟิล์มพันปิดผิวหน้าดินรอบโคนต้น เพื่อป้องกันไม่ให้สารผ่านลงสู่ดินได้ คว่ำกระถางชุบ (dipping) ส่วนใบของวัชพืชทดสอบในสารออกฤทธิ์ที่ต้องการทดสอบนาน 1 นาที วางกระถางตั้งเอียงไว้เพื่อให้สารที่ตกค้างที่ใบแห้งสนิท โดยไม่ไหลซึมลงผิวหน้าดิน นำกระถางทดสอบไปตั้งไว้ในโรงเรือนทดลอง งดการให้น้ำ 24 ชั่วโมง วางแผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD) ทำ 4 ซ้ำ โดยเตรียมสารให้มีความเข้มข้น 250, 500, 1,000, 2,000, 4,000 และ 8,000 ppm โดยมีน้ำกลั่นเป็นกรรมวิธีควบคุม เก็บผลการทดลอง วัดความสูง และความ เป็นพิษ โดยใช้วิธี European System of Weed Control and Crop Evaluation ที่ 3, 5 และ 7 วันหลัง การทดลอง จากนั้นนำข้อมูลทั้งหมดไปวิเคราะห์ความแปรปรวนทางสถิติและเปรียบเทียบค่าเฉลี่ย ด้วยวิธี Tukey's Studentized Range ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 %

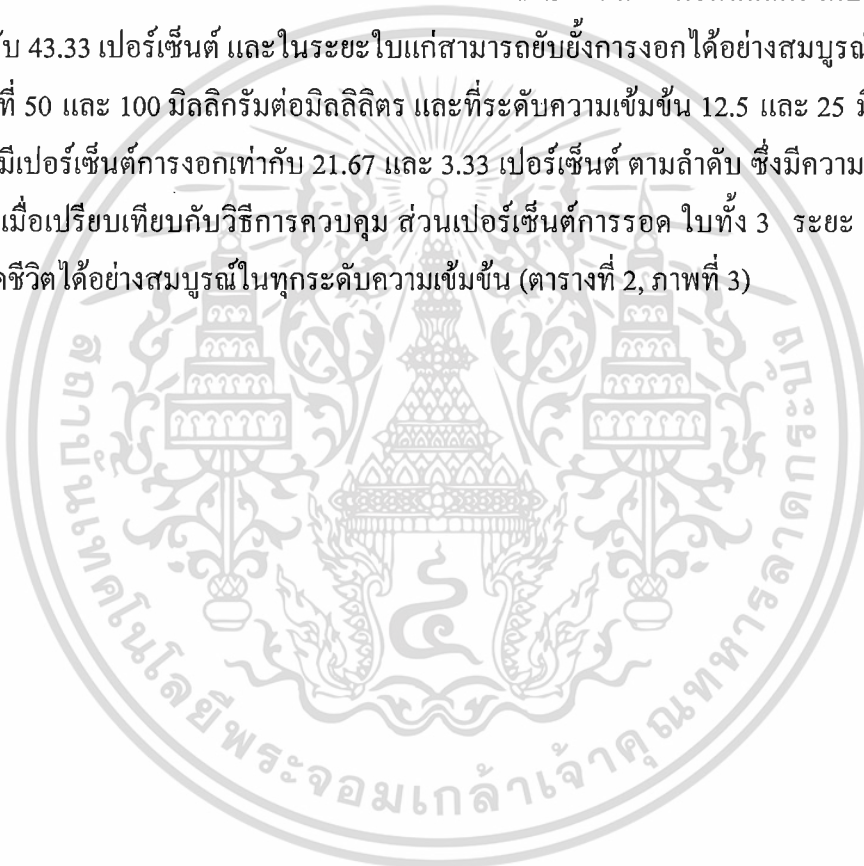
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ผลการทดลอง

การทดลองที่ 1. การศึกษาเปรียบเทียบผลของสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงที่อยู่ในระยะการเจริญเติบโตที่แตกต่างกันที่มีต่อการงอก และการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ

ผลของการเปรียบเทียบสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงทั้ง 3 ระยะ คือ ในระยะใบอ่อน ระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ และระยะใบแก่ ต่อการงอก และการเจริญเติบโตของเมล็ดหญ้าข้าวนก และเมล็ดถั่วพี จากการทดสอบสารสกัดจากใบเลี้ยงทั้ง 3 ระยะ ที่ระดับความเข้มข้น 12.5, 25, 50 และ 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร โดยมีน้ำกลั่นเป็นวิธีการควบคุม เมื่อทดสอบสารสกัดกับเมล็ดหญ้าข้าวนก พบว่า ในระยะของใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์มีเปอร์เซ็นต์การงอกน้อยที่สุด รองลงมาคือใบอ่อนและใบแก่ตามลำดับ โดยที่ระดับความเข้มข้น 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรของระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ สามารถยับยั้งการงอกได้โดยสมบูรณ์ ส่วนระยะใบอ่อน มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 3.33 เปอร์เซ็นต์ และในระยะเวลาใบแก่ มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 45 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 50 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะมีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 71.67, 50 และ 83.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 25 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะมีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 100, 75 และ 96.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 12.5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 100, 95 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ สำหรับเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต พบว่า ในระยะใบอ่อนและระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตน้อยที่สุด รองมาคือ ระยะใบแก่ ซึ่งระยะใบแก่ มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 4.5 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม และที่ระดับความเข้มข้น 50 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 31.67, 71.67 และ 83.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 25 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 65, 100 และ 96.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 12.5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 91.67, 100 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนของความยาวต้น พบว่า ในระยะใบอ่อนและระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ มีความยาวต้นน้อยที่สุด รองมาคือ ระยะใบแก่ โดยที่ระดับความเข้มข้น 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ในระยะใบอ่อน และระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ สามารถยับยั้งความยาวต้นได้โดยสมบูรณ์ ในระยะใบแก่ มีความยาวต้นเท่ากับ 2.71 เซนติเมตร ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 50 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะมีความยาวต้นเท่ากับ 1.31, 3.69 และ 4.31 เซนติเมตร ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 25 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะมีความยาวต้นเท่ากับ 4.15, 4.83 และ 4.89 เซนติเมตร ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 12.5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร มีความยาวต้นเท่ากับ 4.61, 5.53 และ 5.03 เซนติเมตร ตามลำดับ และในส่วนของความยาวราก พบว่า ในระยะใบอ่อน ระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ และระยะใบแก่ มีความยาวรากน้อยที่สุด โดยที่ระดับ

ความเข้มข้น 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตรของระยะใบอ่อน ระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ และระยะใบแก่ สามารถยับยั้งความยาวรากได้อย่างสมบูรณ์ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 50 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะมีความยาวรากเท่ากับ 0, 0.05 และ 0.59 เซนติเมตร ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 25 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะมีความยาวรากเท่ากับ 0.93, 1.53 และ 2.68 เซนติเมตร ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 12.5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร มีความยาวรากเท่ากับ 3.72, 2.93 และ 5.46 เซนติเมตร ตามลำดับ (ตารางที่ 1, ภาพที่ 2) เมื่อทดสอบสารสกัดกับเมล็ดถั่วฝักยาว พบว่า ในระยะใบอ่อน สามารถยับยั้งการงอกได้อย่างสมบูรณ์ในทุกอัตราความเข้มข้น สำหรับในระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ สามารถยับยั้งการงอกได้อย่างสมบูรณ์ในระดับความเข้มข้นที่ 25, 50 และ 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และที่ระดับความเข้มข้น 12.5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 43.33 เปอร์เซ็นต์ และในระยะใบแก่สามารถยับยั้งการงอกได้อย่างสมบูรณ์ที่ระดับความเข้มข้นที่ 50 และ 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และที่ระดับความเข้มข้น 12.5 และ 25 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 21.67 และ 3.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ส่วนเปอร์เซ็นต์การรอด ใบทั้ง 3 ระยะ สามารถยับยั้งการรอดชีวิตได้อย่างสมบูรณ์ในทุกระดับความเข้มข้น (ตารางที่ 2, ภาพที่ 3)



ตารางที่ 1 ผลของสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงต่อเปอร์เซ็นต์การงอก เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน

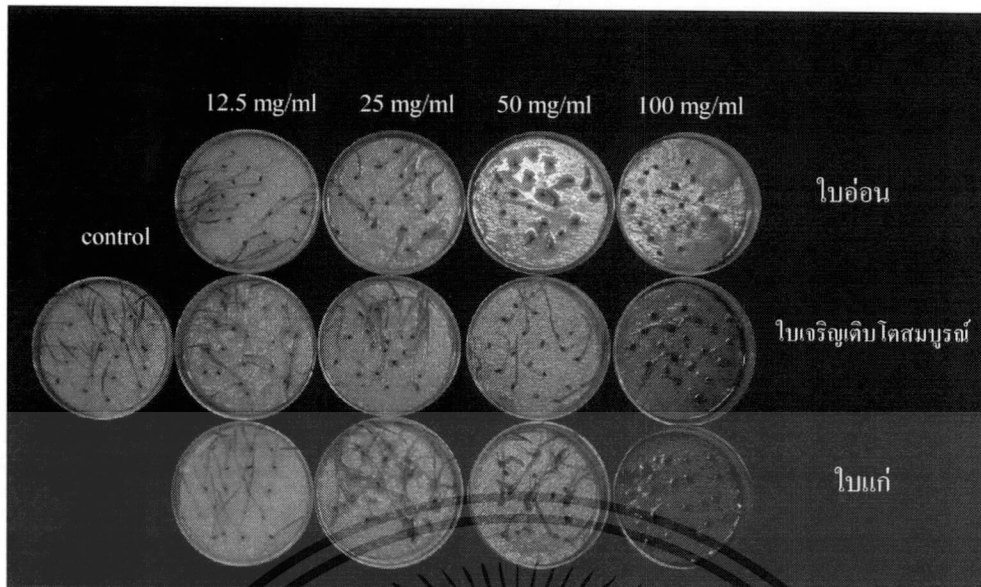
ความเข้มข้น	การงอกและการเจริญเติบโต			
	การงอก (%)	การรอด (%)	ความยาวต้น (ซม.)	ความยาวราก (ซม.)
Control	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.41abc ± 0.06	2.85bc ± 0.06
ใบอ่อน				
12.5 mg/ml	95.00a ± 8.66	91.67ab ± 10.41	4.61abc ± 0.16	3.72b ± 0.38
25 mg/ml	75.00b ± 0.00	65.00cd ± 0.00	4.15bc ± 0.56	0.93de ± 0.14
50 mg/ml	50.00c ± 5.00	31.67e ± 14.43	1.31e ± 0.46	0.00f ± 0.00
100 mg/ml	3.33d ± 5.77	0.00f ± 0.00	0.00f ± 0.00	0.00f ± 0.00
ใบเจริญเติบโตสมบูรณ์				
12.5 mg/ml	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	5.53a ± 0.58	2.93bc ± 0.45
25 mg/ml	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.83abc ± 0.84	1.53d ± 0.51
50 mg/ml	71.67b ± 12.58	71.67b ± 12.58	3.69cd ± 0.43	0.05ef ± 0.08
100 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00f ± 0.00	0.00f ± 0.00	0.00f ± 0.00
ใบแก่				
12.5 mg/ml	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	5.03ab ± 0.16	5.46a ± 0.21
25 mg/ml	96.67a ± 5.77	96.67a ± 5.77	4.89ab ± 0.27	2.68c ± 0.72
50 mg/ml	83.33b ± 2.89	83.33abc ± 2.89	4.31bc ± 0.16	0.59ef ± 0.17
100 mg/ml	45.00c ± 13.23	4.50de ± 13.23	2.71d ± 0.36	0.00f ± 0.00

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของเปอร์เซ็นต์การงอก เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต ความยาวต้น และ ความยาวราก ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ จากการวิเคราะห์ค่าเฉลี่ย โดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)

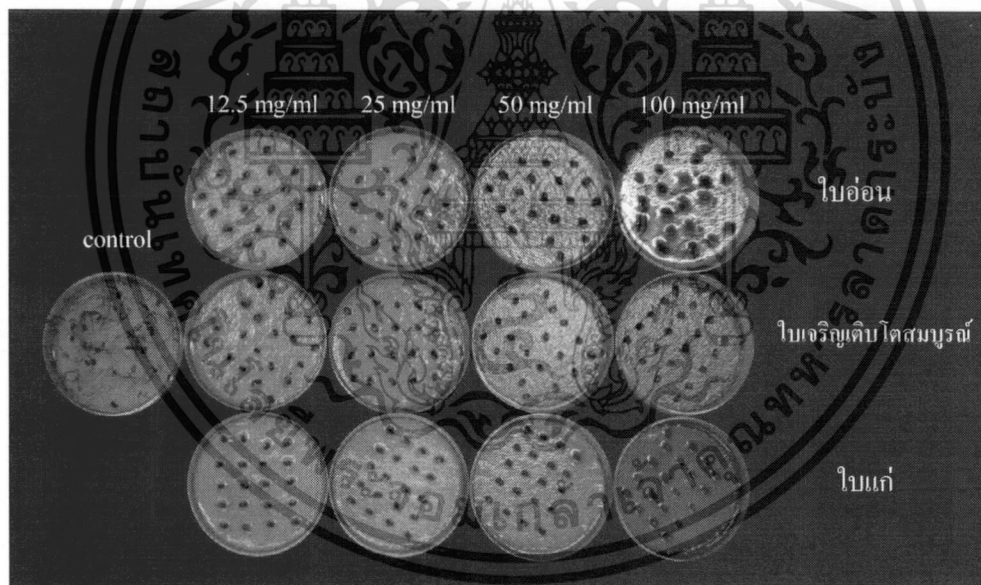
ตารางที่ 2 ผลของสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงต่อเปอร์เซ็นต์การงอก เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝักหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน

ความเข้มข้น	การงอกและการเจริญเติบโต			
	การงอก (%)	การรอด (%)	ความยาวต้น (ซม.)	ความยาวราก (ซม.)
control	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	7.07a ± 0.11	3.21a ± 0.39
ใบอ่อน				
12.5 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
25 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
50 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
100 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
ใบเจริญเติบโตสมบูรณ์				
12.5 mg/ml	43.33b ± 20.21	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
25 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
50 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
100 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
ใบแก่				
12.5 mg/ml	21.67c ± 11.55	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
25 mg/ml	3.33cd ± 5.77	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
50 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00
100 mg/ml	0.00d ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00	0.00b ± 0.00

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของเปอร์เซ็นต์การงอก เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต ความยาวต้น และ ความยาวราก ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ จากการวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)



ภาพที่ 2 แสดงประสิทธิภาพของสารสกัดด้วยน้ำจากใบเถียนต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าขี้ฉาง



ภาพที่ 3 แสดงประสิทธิภาพของสารสกัดด้วยน้ำจากใบเถียนต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝัก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เปอร์เซ็นต์ และในเฮกเซนมีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 90 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 2,000 ppm มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 83.75, 92.5 และ 95 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 1,000 ppm มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 81.25, 96.25 และ 96.25 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 500 ppm มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 100, 100 และ 97.5 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ สำหรับเปอร์เซ็นต์การรอด พบว่า ในเอทิลอะซิเตทมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตน้อยที่สุด รองลงมาคือ เอทานอลและเฮกเซน ที่ระดับความเข้มข้น 4,000 ppm ในเอทิลอะซิเตทมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 63.75 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ ในเอทานอลมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 85 เปอร์เซ็นต์ และในเฮกเซนมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 90 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 2,000 ppm มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 80, 92.5 และ 95 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 1,000 ppm มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 81.25, 96.25 และ 96.25 เปอร์เซ็นต์ และที่ระดับความเข้มข้น 500 ppm มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 85, 92.5 และ 98.75 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนของความยาวต้น พบว่า ในเอทิลอะซิเตทมีความยาวต้นน้อยที่สุด รองลงมาคือ เฮกเซนและเอทานอล ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 4,000 ppm ในเอทิลอะซิเตทมีความยาวต้นเท่ากับ 0.5 เซนติเมตร มีความแตกต่างกันทางสถิติ ในเฮกเซนมีความยาวต้นเท่ากับ 6.41 เซนติเมตร ในเอทานอลมีความยาวต้นเท่ากับ 6.95 เซนติเมตร เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 2,000 ppm มีความยาวต้นเท่ากับ 5.22, 6.55 และ 7.37 เซนติเมตร ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 1,000 ppm มีความยาวต้นเท่ากับ 6.32, 6.58 และ 7.47 เซนติเมตร ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 500 ppm มีความยาวต้นเท่ากับ 6.73, 6.59 และ 7.14 เซนติเมตร ตามลำดับ และส่วนความยาวราก พบว่า ในเอทิลอะซิเตท มีความยาวรากน้อยที่สุด รองลงมาคือ เอทานอลและเฮกเซน ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 4000 ppm ในเอทิลอะซิเตทมีความยาวรากเท่ากับ 1.36 เซนติเมตร ในเอทานอลมีความยาวรากเท่ากับ 2.96 เซนติเมตร ในเฮกเซนมีความยาวรากเท่ากับ 3.44 เซนติเมตร เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 2,000 ppm มีความยาวรากเท่ากับ 2.67, 3.29 และ 3.72 เซนติเมตร ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 1,000 ppm มีความยาวรากเท่ากับ 3.1, 3.31 และ 4.48 เซนติเมตร ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 500 ppm มีความยาวรากเท่ากับ 3.42, 3.05 และ 3.7 เซนติเมตร ตามลำดับ (ตารางที่ 4, ภาพที่ 5)

ตารางที่ 3 ผลของสารสกัดจากใบเตียน โดยวิธี sequential solvent extraction ต่อเปอร์เซ็นต์การงอก
เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน

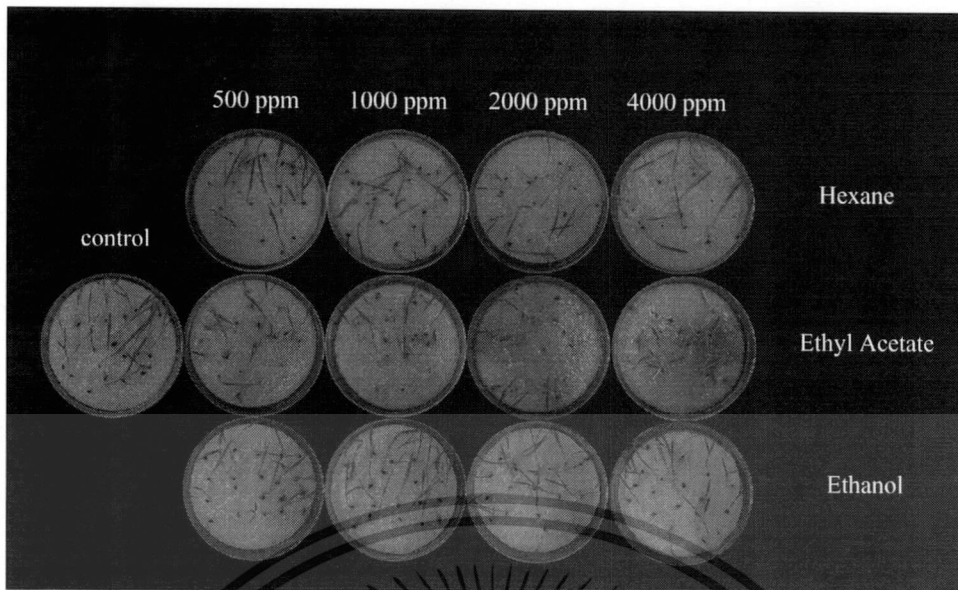
ความเข้มข้น	การงอกและการเจริญเติบโต			
	การงอก (%)	การรอด (%)	ความยาวต้น (cm.)	ความยาวราก (cm.)
Control	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.56a ± 0.21	2.91a ± 0.39
Hexane				
500 ppm	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.08bc ± 0.27	3.70a ± 0.45
1000 ppm	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.12bc ± 0.34	4.23a ± 0.93
2000 ppm	98.75ab ± 2.50	98.75ab ± 2.50	4.49abc ± 0.70	3.55a ± 0.23
4000 ppm	98.75ab ± 2.50	98.75ab ± 2.50	4.71ab ± 0.21	3.49a ± 0.47
Ethyl Acetate				
500 ppm	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.30bc ± 0.08	3.08a ± 0.34
1000 ppm	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.14bc ± 0.50	3.26a ± 0.40
2000 ppm	92.50bc ± 2.89	92.50bc ± 2.89	4.03bc ± 0.22	2.85a ± 0.17
4000 ppm	90.00c ± 4.08	90.00c ± 4.08	3.71c ± 0.45	2.84a ± 0.76
Ethanol				
500 ppm	97.50ab ± 2.89	97.50ab ± 2.89	4.43abc ± 0.18	3.54a ± 0.79
1000 ppm	97.50ab ± 2.89	97.50ab ± 2.89	4.73ab ± 0.25	3.54a ± 0.77
2000 ppm	96.25abc ± 4.79	96.25abc ± 4.79	4.85bc ± 0.22	4.71a ± 2.23
4000 ppm	95.00abc ± 4.08	95.00abc ± 4.08	5.22a ± 0.20	3.18a ± 0.39

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของเปอร์เซ็นต์การงอก เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต ความยาวต้น และ
ความยาวราก ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ จากการ
วิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)

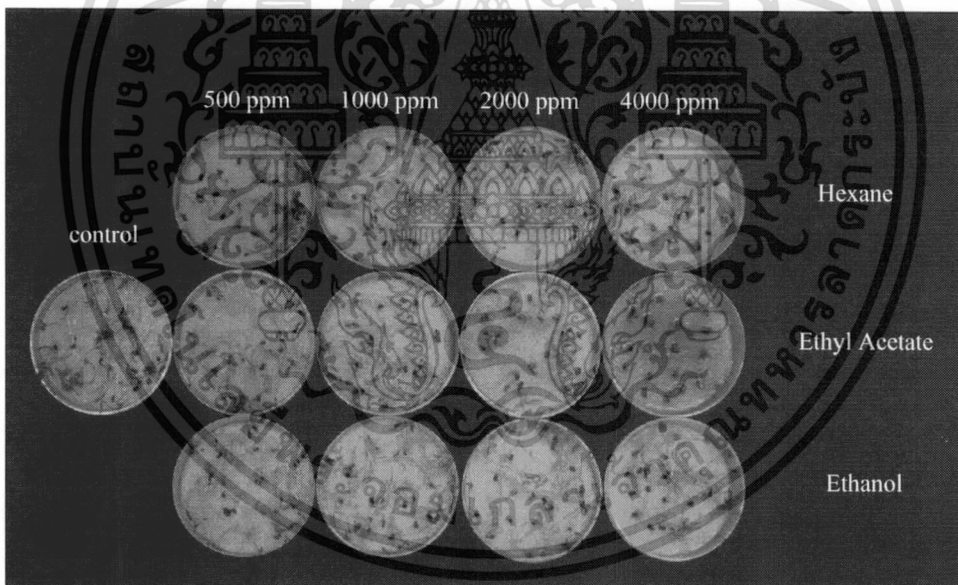
ตารางที่ 4 ผลของสารสกัดจากใบเถียน โดยวิธี sequential solvent extraction ต่อเปอร์เซ็นต์การงอก
เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของเมล็ดถั่วฝักยาวหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน

ความเข้มข้น	การงอกและการเจริญเติบโต			
	การงอก (%)	การรอด (%)	ความยาวต้น (ซม.)	ความยาวราก (ซม.)
Control	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	7.24a ± 0.41	3.72ab ± 0.22
Hexane				
500 ppm	98.75a ± 2.50	98.75ab ± 2.50	6.59ab ± 0.52	3.70ab ± 0.45
1000 ppm	97.50a ± 2.89	96.25ab ± 2.50	6.58ab ± 0.44	4.48a ± 0.79
2000 ppm	96.25a ± 2.50	95.00ab ± 4.08	6.55ab ± 0.81	3.72ab ± 0.23
4000 ppm	92.5ab ± 5.00	90.00ab ± 5.77	6.41ab ± 0.42	3.44bc ± 0.38
Ethyl Acetate				
500 ppm	88.75ab ± 10.31	85.00ab ± 7.07	6.73ab ± 0.64	3.42bc ± 0.35
1000 ppm	86.25ab ± 9.46	81.25abc ± 7.50	6.32ab ± 0.76	3.10bc ± 0.17
2000 ppm	83.75ab ± 4.379	80.00bc ± 4.08	5.22b ± 1.07	2.67c ± 0.43
4000 ppm	80.00b ± 14.14	63.75c ± 20.56	0.50c ± 0.34	1.36d ± 0.23
Ethanol				
500 ppm	96.25ab ± 4.79	92.50a ± 6.45	7.14a ± 0.53	3.05bc ± 0.25
1000 ppm	96.25ab ± 2.50	96.25a ± 2.50	7.47a ± 0.27	3.31bc ± 0.46
2000 ppm	92.50ab ± 5.00	92.50a ± 5.00	7.37a ± 0.34	3.29bc ± 0.34
4000 ppm	90.00ab ± 9.13	85.00ab ± 11.90	6.95a ± 0.52	2.96bc ± 0.32

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของเปอร์เซ็นต์การงอก เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต ความยาวต้น และ ความยาวราก ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ จากการ วิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)



ภาพที่ 4 แสดงประสิทธิภาพของสารสกัดจากใบเถียนในตัวทำละลายอินทรีย์ต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนก



ภาพที่ 5 แสดงประสิทธิภาพของสารสกัดจากใบเถียนในตัวทำละลายอินทรีย์ต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วผี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การทดลองที่ 3. ศึกษาองค์ประกอบและกรรมวิธีที่เหมาะสมในการทำรูปผลิตภัณฑ์กำจัดวัชพืชจากใบเลี้ยง

จากการทดลองเปรียบเทียบผลของใบแห้งเลี้ยงกับผลิตภัณฑ์กำจัดวัชพืชจากใบเลี้ยงในรูปแบบผง(pellet) และผลิตภัณฑ์รูปแบบผงเปียกน้ำ(WP) ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบที่อัตราความเข้มข้นเดียวกัน คือที่ระดับ 62.5, 125, 250 และ 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง โดยใช้กากันเป็นวิธีการควบคุม เมื่อทดสอบผลิตภัณฑ์กับหญ้าข้าวนก พบว่า ผงใบแห้งเลี้ยงมีเปอร์เซ็นต์การงอกน้อยที่สุด รองลงมาคือ ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ ตามลำดับ โดยที่ระดับความเข้มข้น 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง ผงใบแห้ง มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 48.75 เปอร์เซ็นต์ ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 81.25 เปอร์เซ็นต์ และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 92.5 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม และที่ระดับความเข้มข้น 250 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 53.75, 92.5 และ 96.25 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 125 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 88.75, 100 และ 98.75 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีเปอร์เซ็นต์การงอกเท่ากับ 100, 100 และ 98.75 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ สำหรับเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต พบว่า ในผงใบแห้งมีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตน้อยที่สุด รองลงมาคือ ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ ตามลำดับ โดยที่ระดับความเข้มข้น 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง ผงใบแห้ง มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 40 เปอร์เซ็นต์ ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 80 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 92.5 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 250 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 45, 91.25 และ 96.25 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 125 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 88.75, 100 และ 98.75 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง จะมีความยาวต้นเท่ากับ 100, 100 และ 98.75 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนของความยาวต้น พบว่า ผงใบแห้ง มีความยาวต้นน้อยที่สุด รองลงมาคือ ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ ตามลำดับ โดยที่ระดับความเข้มข้น 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง ผงใบแห้ง มีความยาวต้นเท่ากับ 1.65 เซนติเมตร ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง มีความยาวต้นเท่ากับ 2.55 เซนติเมตร ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ มีความยาวต้นเท่ากับ 3.38 เซนติเมตร เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีควบคุม ที่ระดับความเข้มข้น 250 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีความยาวต้นเท่ากับ 2.68, 2.98 และ 3.6 เซนติเมตร ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 125 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีความยาวต้นเท่ากับ 4.75, 4.08 และ 3.8 เซนติเมตร ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง จะมีความยาวต้นเท่ากับ 5.98, 5.28

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นิยมนำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

และ 4.2 เซนติเมตร ตามลำดับ และในส่วนของความยาวราก พบว่า ผงใบแห้ง มีความยาวรากน้อยที่สุด รองลงมาคือ ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และ ผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ ตามลำดับ โดยที่ระดับความเข้มข้น 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง ผงใบแห้ง สามารถยับยั้งความยาวรากได้อย่างโดยสมบูรณ์ ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง มีความยาวรากเท่ากับ 1.35 เซนติเมตร และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำมีความยาวรากเท่ากับ 5.43 เซนติเมตร ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีควบคุมที่ระดับความเข้มข้น 250 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีความยาวรากเท่ากับ 0.03, 1.88 และ 5.23 เซนติเมตร ตามลำดับ ที่ระดับความเข้มข้น 125 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีความยาวรากต้นเท่ากับ 4.75, 4.08 และ 3.8 เซนติเมตร ตามลำดับ และที่ระดับความเข้มข้น 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง จะมีความยาวต้นเท่ากับ 5.98, 5.28 และ 4.2 เซนติเมตร ตามลำดับ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม (ตารางที่ 5, ภาพที่ 6) เมื่อทดสอบผลิตภัณฑ์ชนิดต่างๆกับถั่วฝัก พบว่า ใบผงใบแห้งสามารถยับยั้งการงอกได้ดีที่สุด รองลงมาคือ ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ ตามลำดับ โดยผงใบแห้ง ที่ระดับความเข้มข้น 500, 250 และ 125 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง และผลิตภัณฑ์รูปแบบผง ที่ระดับความเข้มข้น 500 และ 250 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง สามารถยับยั้งการงอกและการรอดชีวิตของถั่วฝักได้อย่างสมบูรณ์ ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ และที่ระดับความเข้มข้น 125 และ 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลองของผลิตภัณฑ์รูปแบบผง มีเปอร์เซ็นต์การงอกและเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 5 และ 71.25 เปอร์เซ็นต์ ผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ ที่ระดับความเข้มข้น 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีเปอร์เซ็นต์การงอกและเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 97.5 เปอร์เซ็นต์ และที่ระดับความเข้มข้น 250, 125 และ 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีเปอร์เซ็นต์การงอกและเปอร์เซ็นต์การรอดชีวิตเท่ากับ 100 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ส่วนความยาวต้น ในผงใบแห้ง และผลิตภัณฑ์รูปแบบผง ที่ระดับความเข้มข้น 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีความยาวต้นเท่ากับ 0.9 และ 5.5 เซนติเมตร ตามลำดับ และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ ที่ระดับความเข้มข้น 500, 250, 125 และ 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีความยาวต้นเท่ากับ 6.05, 8.23, 8.05 และ 7.65 เซนติเมตร ตามลำดับ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม และในส่วนของความยาวราก ในผงใบแห้ง และผลิตภัณฑ์รูปแบบผง ที่ระดับความเข้มข้น 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีความยาวรากเท่ากับ 0.95 และ 3.55 เซนติเมตร ตามลำดับ และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ ที่ระดับความเข้มข้น 500, 250, 125 และ 62.5 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีความยาวรากเท่ากับ 1.85, 2.33, 2.68 และ 2.88 เซนติเมตร ตามลำดับ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม (ตารางที่ 6, ภาพที่ 7)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 5 ผลของผงใบแห้ง ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ (ใบแห้ง) ต่อเปอร์เซ็นต์การออก เพอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของหนูขาวนกลหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน

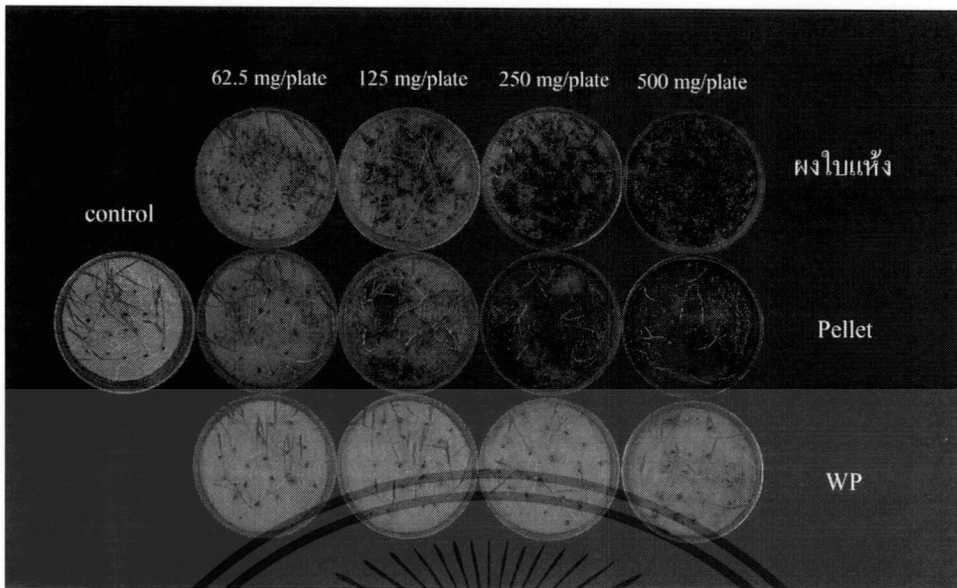
ความเข้มข้น มก.(ใบแห้ง)/ จานทดลอง	การงอกและการเจริญเติบโต			
	การงอก (%)	การรอด (%)	ความยาวต้น (ซม.)	ความยาวราก (ซม.)
control	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.35bcd ± 0.35	2.85cd ± 0.44
ผงใบแห้ง				
62.5 mg/plate	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	5.98a ± 0.49	3.90bc ± 0.35
125 mg/plate	88.75ab ± 7.50	88.75ab ± 7.50	4.75bc ± 0.44	1.83de ± 0.50
250 mg/plate	53.75c ± 18.87	45.00c ± 12.91	2.68fgh ± 0.46	0.03f ± 0.05
500 mg/plate	48.75c ± 13.18	40.00c ± 9.13	1.65h ± 0.07	0.00f ± 0.00
ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง (pellet)				
62.5 mg/plate	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	5.28ab ± 0.52	4.55ab ± 0.09
125 mg/plate	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	4.08cde ± 0.26	3.58d ± 0.59
250 mg/plate	92.50ab ± 6.45	91.25ab ± 6.29	2.98efg ± 0.41	1.88de ± 0.63
500 mg/plate	81.25ab ± 4.79	80.00b ± 4.08	2.55gh ± 1.01	1.35e ± 0.33
ผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ (WP)				
62.5 mg/plate	98.75ab ± 2.50	98.75ab ± 2.50	4.20bcd ± 0.58	3.68bc ± 0.51
125 mg/plate	98.75ab ± 2.50	98.75ab ± 2.50	3.80cdef ± 0.23	4.38ab ± 0.32
250 mg/plate	96.25ab ± 2.50	96.25ab ± 2.50	3.60cdefg ± 0.17	5.23a ± 0.91
500 mg/plate	92.50ab ± 2.89	92.50ab ± 2.89	3.38defg ± 0.22	5.43a ± 0.65

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของเปอร์เซ็นต์การงอก เพอร์เซ็นต์การรอดชีวิต ความยาวต้น และ ความยาวราก ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ จากการวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)

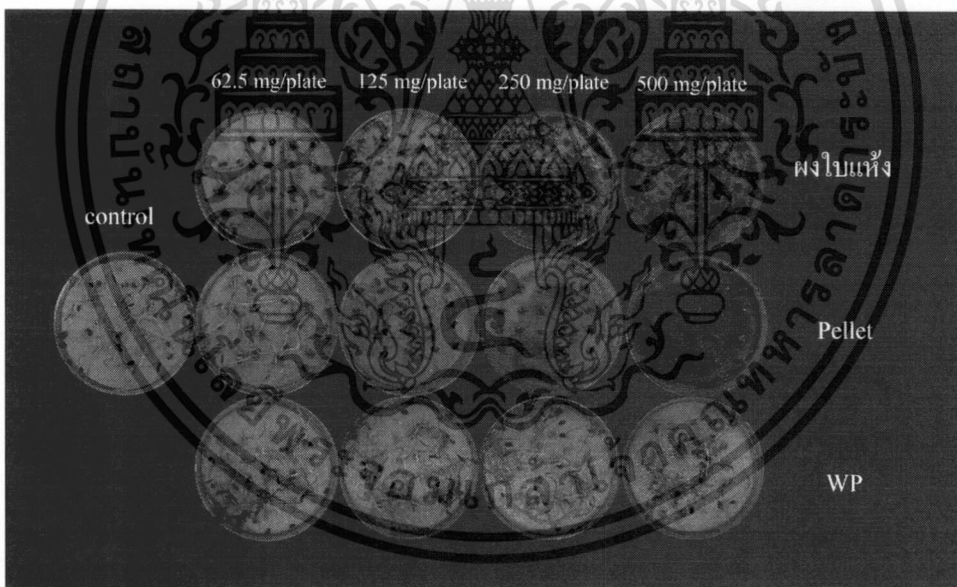
ตารางที่ 6 ผลของผงใบแห้ง ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ(ใบแห้ง)ต่อเปอร์เซ็นต์การงอก เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝักหลังการเพาะเมล็ด 7 วัน

ความเข้มข้น มก.(ใบแห้ง)/ จานทดลอง	การงอกและการเจริญเติบโต			
	การงอก (%)	การรอด (%)	ความยาวต้น (ซม.)	ความยาวราก (ซม.)
Control	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	7.35a ± 0.27	3.60a ± 0.58
ผงใบแห้ง				
62.5 mg/plate	10.00c ± 7.07	8.75c ± 7.50	0.90c ± 0.77	0.95de ± 0.86
125 mg/plate	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00e ± 0.00
250 mg/plate	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00e ± 0.00
500 mg/plate	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00e ± 0.00
ผลิตภัณฑ์รูปแบบผง (pellet)				
62.5 mg/plate	71.25b ± 15.48	71.25b ± 15.48	5.55b ± 0.13	3.55a ± 0.41
125 mg/plate	5.00c ± 10.00	5.00c ± 10.00	0.00c ± 0.00	0.30e ± 0.58
250 mg/plate	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00e ± 0.00
500 mg/plate	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00c ± 0.00	0.00e ± 0.00
ผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ (WP)				
62.5 mg/plate	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	7.65a ± 0.42	2.88ab ± 0.51
125 mg/plate	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	8.05a ± 0.45	2.68abc ± 0.18
250 mg/plate	100.00a ± 0.00	100.00a ± 0.00	8.23a ± 0.60	2.33bc ± 0.48
500 mg/plate	97.50a ± 5.00	97.50a ± 5.00	6.05b ± 0.69	1.85cd ± 0.09

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของเปอร์เซ็นต์การงอก เปอร์เซ็นต์การรอดชีวิต ความยาวต้น และ ความยาวราก ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ จากการวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)



ภาพที่ 6 แสดงประสิทธิภาพของผงใบแห้ง ผลผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลผลิตภัณฑ์รูปแบบเปียกน้ำ (อัตราใบแห้ง) ต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของเห็ดขี้ขาว



ภาพที่ 7 แสดงประสิทธิภาพของผงใบแห้ง ผลผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และผลผลิตภัณฑ์รูปแบบเปียกน้ำ (อัตราใบแห้ง) ต่อการงอก การรอดชีวิต และการเจริญเติบโตของถั่วฝัก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การทดลองที่ 4. ศึกษาผลในการเข้าสู่ต้นพืชทดสอบของสารออกฤทธิ์จากใบเถียน

จากการศึกษาผลการเข้าทำลายทางราก (soil application) ของสารผลิตภัณฑ์จากใบเถียนในรูปแบบผง (pellet) ละลายด้วยน้ำกลั่น ที่ระดับความเข้มข้น 250, 500, 1,000, 2,000, 4,000 และ 8,000 ppm โดยใช้ น้ำกลั่นเป็นวิธีการควบคุม ทำการทดลองในกระถาง เมื่อทดสอบผลิตภัณฑ์กับต้นหญ้าข้าวนกและต้นถั่วฝัก พบว่า ทุกระยะเวลาและทุกระดับความเข้มข้นมีผลไม่แตกต่างจากวิธีการควบคุม (ตารางที่ 7 และตารางที่ 8)

ส่วนการศึกษาผลการเข้าทำลายทางใบ (foliar application) ของสารผลิตภัณฑ์จากใบเถียนในรูปแบบผง (pellet) ละลายด้วยน้ำกลั่น ที่ระดับความเข้มข้น 250, 500, 1,000, 2,000, 4,000 และ 8,000 ppm โดยใช้ น้ำกลั่นเป็นวิธีการควบคุม ทำการทดลองในกระถาง เมื่อทดสอบผลิตภัณฑ์กับต้นหญ้าข้าวนก พบว่า เมื่อทดสอบสารที่ระยะเวลา 3, 5 และ 7 วัน ที่ระดับความเข้มข้น 8000 ppm มีความยาวต้นน้อยที่สุด มีความยาวต้นเท่ากับ 14.76, 16.62 และ 17.36 เซนติเมตร ตามลำดับ ซึ่งมีความแตกต่างกันทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับวิธีการควบคุม ส่วนที่ระดับความเข้มข้นอื่นๆ และทุกระยะเวลามีผลไม่แตกต่างจากวิธีการควบคุม (ตารางที่ 9) และเมื่อทดสอบผลิตภัณฑ์กับต้นถั่วฝัก พบว่า ทุกระยะเวลาและทุกระดับความเข้มข้นมีผลไม่แตกต่างจากวิธีการควบคุม (ตารางที่ 10)

ตารางที่ 7 ผลของการเข้าทำลายทางรากของสารจากใบเถียนรูปแบบผง ต่อการเจริญเติบโตของต้นหญ้าข้าวนก

ความเข้มข้น	ความยาวของต้นหญ้าข้าวนก (ซม.)		
	วันที่ 3	วันที่ 5	วันที่ 7
control	17.04a ± 2.63	19.20a ± 2.17	20.90a ± 0.99
250 ppm	15.92a ± 3.10	18.02a ± 2.75	20.16a ± 1.64
500 ppm	17.54a ± 3.20	19.66a ± 2.89	19.80a ± 3.44
1000 ppm	19.14a ± 2.12	22.40a ± 1.67	23.22a ± 1.80
2000 ppm	17.04 a ± 4.33	19.60a ± 2.83	20.08a ± 2.89
4000 ppm	20.08a ± 2.44	21.28a ± 2.93	21.88a ± 2.69
8000 ppm	18.02a ± 1.78	21.20a ± 2.31	23.40a ± 3.03

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของความยาวต้น ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ จากการวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 8 ผลของการเข้าทำลายทางรากของสารจากใบเลียนรูปแบบผง ต่อการเจริญเติบโตของ ต้นถั่วฝัก

ความเข้มข้น	ความยาวของต้นถั่วฝัก (ซม.)		
	วันที่ 3	วันที่ 5	วันที่ 7
control	8.7ab ± 0.50	9.88ab ± 0.43	10.54ab ± 0.38
250 ppm	8.12b ± 0.36	8.64b ± 0.86	9.30b ± 0.21
500 ppm	8.84ab ± 0.57	9.30ab ± 0.51	9.74ab ± 0.79
1000 ppm	8.30b ± 0.58	9.02ab ± 0.58	9.84ab ± 0.52
2000 ppm	8.54 ab ± 0.73	9.42ab ± 0.59	10.00ab ± 0.76
4000 ppm	9.52a ± 0.15	10.18a ± 0.43	10.76a ± 0.46
8000 ppm	8.62b ± 0.38	9.70ab ± 0.90	10.18ab ± 1.04

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของความยาวต้น ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มี ความแตกต่างกันทางสถิติ จากการวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)

ตารางที่ 9 ผลของการเข้าทำลายทางใบของสารจากใบเลียนรูปแบบผง ต่อการเจริญเติบโตของ ต้นหญ้าข้าวเนก

ความเข้มข้น	ความยาวของต้นหญ้าข้าวเนก (ซม.)		
	วันที่ 3	วันที่ 5	วันที่ 7
control	19.54ab ± 0.69	20.92a ± 0.93	22.62a ± 0.48
250 ppm	18.04ab ± 2.57	19.26ab ± 2.40	20.52ab ± 1.74
500 ppm	16.86bc ± 2.09	18.32ab ± 1.40	20.22b ± 1.56
1000 ppm	19.64ab ± 0.79	20.88a ± 1.07	21.98ab ± 0.59
2000 ppm	19.76ab ± 0.78	20.68ab ± 1.07	21.22ab ± 0.98
4000 ppm	20.34a ± 0.63	21.92a ± 0.13	22.44ab ± 0.38
8000 ppm	14.76c ± 1.34	16.62b ± 1.55	17.36c ± 1.22

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของความยาวต้น ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มี ความแตกต่างกันทางสถิติ จากการวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 10 ผลของการเข้าทำลายทางใบของสารจากใบเลียนรูปแบบผง ต่อการเจริญเติบโตของ ต้นถั่วฝัก

ความเข้มข้น	ความยาวของต้นถั่วฝัก (ซม.)		
	วันที่ 3	วันที่ 5	วันที่ 7
control	10.00a ± 0.49	11.12ab ± 0.56	11.94a ± 0.29
250 ppm	10.34a ± 0.50	11.06ab ± 0.32	11.34a ± 0.36
500 ppm	10.42a ± 0.32	11.04ab ± 0.50	11.38a ± 0.38
1000 ppm	10.48a ± 0.33	10.76a ± 0.43	11.60a ± 0.33
2000 ppm	10.34a ± 0.51	10.78a ± 0.55	11.16a ± 0.67
4000 ppm	9.96a ± 0.57	10.70b ± 0.44	11.32a ± 0.31
8000 ppm	10.98a ± 0.80	11.68a ± 0.40	11.92a ± 0.31

ค่าเฉลี่ยจากจำนวน 4 ซ้ำ ของความยาวต้น ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรเหมือนกัน แสดงว่าไม่มี ความแตกต่างกันทางสถิติ จากการวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยโดย Turkey's Studentized Range Test ($p = 0.05$)

สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

จากการทดลองศึกษาเปรียบเทียบผลของสารสกัดน้ำจากใบเลี้ยงที่อยู่ในระยะการเจริญเติบโตที่แตกต่างกันที่มีต่อการงอก และการเจริญเติบโตของพืชทดสอบ ปรากฏว่า เมื่อทดสอบสารสกัดกับหญ้าข้าวนก พบว่า ที่ระดับความเข้มข้น 100 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ในระยะใบที่เจริญเติบโตสมบูรณ์ มีผลในยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกได้โดยสมบูรณ์ และเมื่อทดสอบสารสกัดกับถั่วฝัก พบว่า ในทุกระดับความเข้มข้นของระยะใบอ่อนมีผลในยับยั้งงอกและการเจริญเติบโตของเมล็ดถั่วฝักได้อย่างสมบูรณ์ เช่นเดียวกับ บุญรอดและคณะ (2546) ได้ทำการศึกษาศาสตร์ด้วยน้ำจากใบแก้วแห่งต่อการงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้า 4 ชนิด คือ ข้าว ผักกวางตุ้ง หญ้าขจรจบดอกเหลือง และไมยราบเครือ พบว่าสารสกัดจากใบแก้วแห่งมีผลทำให้เปอร์เซ็นต์การงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้าทั้ง 4 ชนิดลดลง และการเพิ่มความเข้มข้นของสารสกัดให้สูงขึ้นมีผลให้ศักยภาพในการยับยั้งเพิ่มมากขึ้น และการศึกษาการเปรียบเทียบผลของสารสกัดน้ำจากส่วนต่างๆ ของชะอมแห้ง ที่ระดับความเข้มข้น 6.25, 12.5, 25 และ 50 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ที่มีผลต่อการงอกและการเจริญเติบโตของเมล็ดวัชพืชทดสอบ คือ ถั่วฝักและหญ้าข้าวนก โดยใช้น้ำกลั่นเป็นวิธีการเปรียบเทียบ ปรากฏว่าสารสกัดจากส่วนยอดของชะอมมีผลยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตมากที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับการใช้สารสกัดจากส่วนอื่น และการเพิ่มระดับความเข้มข้นของสารสกัดมีผลทำให้ศักยภาพการยับยั้งสูงขึ้น โดยการใช้สารสกัดจากส่วนยอดสามารถยับยั้งการงอกของเมล็ดถั่วฝักและหญ้าข้าวนกได้อย่างสมบูรณ์ที่ความเข้มข้น 25 และ 50 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ตามลำดับ (ธีรวัฒน์, 2552)

จากการศึกษาการสกัดแยกสารอัลลีโลพาทีจากใบเลี้ยงในเบื้องต้นด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ ปรากฏว่า ที่ระดับความเข้มข้น 4,000 ppm ในสารสกัดเอทิลอะซิเตท มีผลในการยับยั้งการงอก และการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกและถั่วฝักได้ที่สุด เมื่อเปรียบเทียบกับ สารสกัดเฮกเซน และเอทานอล ซึ่งสอดคล้องกับ ปฐวี และคณะ (2551) ได้ศึกษาผลของใบขันทองพยาบาทที่สกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ต่อการยับยั้งการงอก และการเจริญเติบโต พบว่า สารสกัดหยาบเอทิลอะซิเตทมีผลต่อการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของผักโขมสวนมากที่สุด โดยเฉพาะที่ระดับความเข้มข้น 4,000 ppm สารสกัดหยาบชั้นเอทิลอะซิเตท มีผลการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของผักโขมสวนอย่างสมบูรณ์

จากการทดลองเปรียบเทียบผลของใบแห้งเลี้ยงกับผลิตภัณฑ์กำจัดวัชพืชจากใบเลี้ยงในรูปแบบผง (pellet) และผลิตภัณฑ์รูปผงเปียกน้ำ (WP) ต่อการงอกและการเจริญเติบโตของพืชทดสอบที่อัตราความเข้มข้นเดียวกัน ปรากฏว่า เมื่อทดสอบผลิตภัณฑ์กับหญ้าข้าวนก พบว่า ที่ระดับความเข้มข้น 500 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลอง มีผลในการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนกได้ดีที่สุด และเมื่อทดสอบผลิตภัณฑ์กับถั่วฝัก พบว่า ตั้งแต่ที่ระดับความเข้มข้นเป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เข้มข้น 125 มิลลิกรัม(ใบแห้ง)ต่อจานทดลองขึ้นไป สามารถยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของ
ถั่วฝักได้อย่างสมบูรณ์ เมื่อเปรียบเทียบกับ กับผลิตภัณฑ์รูปแบบผง และรูปผงเปียกน้ำ

จากการศึกษากลไกในการเข้าสู่ต้นพืชทดสอบของสารออกฤทธิ์จากใบเทียน ปรากฏว่า
การให้สารทางใบ ที่ระดับความเข้มข้น 8,000 ppm มีผลทำให้ความยาวต้นหญ้าข้าวนกน้อยที่สุด
เมื่อเปรียบเทียบกับที่ระดับความเข้มข้นอื่นๆ



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บรรณานุกรม

- ชนินาด บุญเหลือม. 2552. “การศึกษาศักยภาพทางอัลลีโลพาทีของชั้นทองพยับบาทและพัฒนาเป็นสารธรรมชาติกำจัดวัชพืช.” ปัญหาพิเศษปริญญาโท หลักสูตรพืชสวน บัณฑิตวิทยาลัย, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- ชอุ่ม เปรมชัยเชียร. 2537. “การควบคุมวัชพืชโดยใช้สารจากพืช.” น. 79-85. ใน การสัมมนาวิชาการ เรื่องการอารักขาพืชเพื่อความปลอดภัยและเพิ่มรายได้ให้เกษตรกร. กรุงเทพฯ. : กรมวิชาการ เกษตร.
- ชอุ่ม เปรมชัยเชียร และศิริพร ซึ่งสนธิพร. 2531. “การศึกษาผลของการยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชที่มีในต้นงา.” วารสารข่าวพฤกษศาสตร์และวัชพืช. 1(3) : 3.
- ชอุ่ม เปรมชัยเชียร และศิริพร ซึ่งสนธิพร. 2535. “การแข่งขันการเจริญเติบโตระหว่างต้นงาและหญ้าคา.” น. 38/1-38/5. ในรายงานสัมมนาทางวิชาการเรื่อง การวิจัยครั้งที่ 5. เชียงใหม่ สถาบันเทคโนโลยีการเกษตรแม่โจ้.
- ชอุ่ม เปรมชัยเชียร และศิริพร ซึ่งสนธิพร. 2543. “ผลของสารสกัดจากผักเบี้ยหิน (*Trianthema portulacastrum* Linn.).” น. 14-21. ในรายงานการประชุมทางวิชาการเรื่องความก้าวหน้างานวิจัยและความหลากหลายทางชีวภาพ สมุนไพรและวัชพืช. กรุงเทพฯ กองพฤกษศาสตร์และวัชพืช กรมวิชาการเกษตร.
- ดาร์รัตน์ มณีจันทร์. 2547. “ผลทางอัลลีโลพาทีของพืชราก้านแดง.” วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัย สาขาพืชสวน บัณฑิตวิทยาลัย, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- เต็ม สมิตินันท์. 2544. ชื่อพรรณไม้แห่งประเทศไทย (ชื่อพฤกษศาสตร์-ชื่อพื้นเมือง) ฉบับแก้ไขเพิ่มเติม. กรมป่าไม้. กรุงเทพฯ.
- ธีรวัฒน์ คำหนัก. 2552. “การพัฒนาสารกำจัดวัชพืชจากชะอมเพื่อการจัดการวัชพืชอย่างยั่งยืน.” วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาพืชสวน บัณฑิตวิทยาลัย, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- บุญรอด ชาติยานนท์. 2544. “ผลของสารสกัดด้วยน้ำจากใบประยงค์ต่อการงอกของเมล็ดและการเจริญเติบโตของต้นกล้าพืชบางชนิด.” ปัญหาพิเศษปริญญาโท สาขาพืชสวน บัณฑิตวิทยาลัย, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- บุญรอด ชาติยานนท์. 2544. “ผลของสารสกัดจากใบประยงค์ต่อการยับยั้งการงอกและการเจริญเติบโตของพืชบางชนิด.” วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาพืชสวน บัณฑิตวิทยาลัย, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บุญรอด ชาตียนานท์, เกลิมชัย วงศ์วัฒน์ และวิรัตน์ ภูวิวัฒน์. 2546. “ผลของสารสกัดจากใบแก้ว ต่อการยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชบางชนิด.” วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร. 34(1-3) ฉบับพิเศษ : 423-426.

บุญรอด ชาตียนานท์ วิรัตน์ ภูวิวัฒน์ พชณี เจริญยิ่ง และเกลิมชัย วงศ์วัฒน์. 2544. “ศักยภาพของสารสกัดด้วยน้ำจากใบประยงค์ในการยับยั้งการงอกของเมล็ดและการเจริญเติบโตของต้นกล้าถั่วฝัก” วารสารวิทยาการวัชพืช. 19(1) : 26-32.

ปฎิมา แก้วหวาน. 2544 “ผลของสารสกัดด้วยน้ำจากใบมะฮอกกานีต่อการงอกของเมล็ดและการเจริญเติบโตของต้นกล้าพืชบางชนิด.” วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาพืชสวน บัณฑิตวิทยาลัย, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.

ปฎิมา หวานแก้ว และวิรัตน์ ภูวิวัฒน์. 2544. “ศักยภาพของสารสกัดด้วยน้ำจากใบมะฮอกกานีในการยับยั้งการงอกของเมล็ดวัชพืชด้อยตั้ง.” วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร. ฉบับพิเศษ 32(1-4) : 295-297.

ปฐวี อามระดิษ ภัทรนันต์ โชติแสง พชณี เจริญยิ่ง และจรัสญู เล้าสินวัฒนา. 2551. “ผลของสารสกัดจากใบชันทองพญาบาทต่อการงอกและการเจริญเติบโตของผักโขมสวน.” วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร. 39(3) ฉบับพิเศษ : 488-491.

พรชัย เหลืองอากาศ. 2537. การใช้สารกำจัดวัชพืช. คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่. เชียงใหม่.

ยิ่งยง เมฆลอย. 2546. “การเปรียบเทียบผลทางอัลลีโลพาทีของสารสกัดด้วยน้ำจากใบพืชวงศ์ Meliaceae จำนวน 10 ชนิด.” ปัญหาพิเศษปริญญาโท สาขาพืชสวน บัณฑิตวิทยาลัย, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.

รังสิต สุวรรณเขตนิคม. 2547. สารป้องกันกำจัดวัชพืช : พื้นฐานและวิธีการใช้. คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ น. 233-239.

วงจันทร์ วงแก้ว และสมบุญ เตชะภิญญาวัฒน์. 2538. “การศึกษาการยับยั้งการงอกของเมล็ดไมยราบยักษ์และด้อยตั้งโดยสารสกัดจากใบแสมและจาก.” น. V-15. ในรายงานการสัมมนา ระบบนิเวศป่าชายเลนแห่งชาติ ครั้งที่ 9. กรุงเทพฯ : กองโครงการและประสานงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ.

วิรัตน์ ภูวิวัฒน์ และ จรัสญู เล้าสินวัฒนา. 2545. “ผลของสารสกัดด้วยน้ำจากใบเถียนต่อการงอกและการเจริญเติบโตของต้นกล้าพืชทดสอบบางชนิด.” วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร. 33(4-5) ฉบับพิเศษ : 139-141.

วิรัตน์ ภูวิวัฒน์ จรัสญู เล้าสินวัฒนา และดาร์รัตน์ มณีจันทร์. 2547. “ผลทางอัลลีโลพาทีของสารสกัดที่แยกด้วยวิธี sovent partitioning จากใบพุทธรักษาแดงต่อการงอกและการเจริญเติบโตของหญ้าข้าวนก” วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร. 35(5-6) ฉบับพิเศษ : 223-226.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ศิริพร ซึ่งสนธิพร และชอุ่ม เปรมรัชเชิธร. 2543. “ผลของเทียนหยดต่อการเจริญเติบโตของไมยราบยักษ์.” น. 22-30. ในรายงานการประชุมทางวิชาการเรื่องความก้าวหน้างานวิจัยและความหลากหลายทางชีวภาพ สมุนไพรและวัชพืช. กรุงเทพฯ : กองพฤกษศาสตร์และวัชพืช กรมวิชาการเกษตร.

สุหาคา อยู่ประเสริฐ. 2535. “อิทธิพลของสารยับยั้งการเจริญเติบโตจากงาที่มีต่อพืชไร่บางชนิด.” วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาพืชไร่ บัณฑิตวิทยาลัย, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.

สำนักเศรษฐกิจการเกษตร. 2553. สถิติการนำเข้ายาปราบศัตรูพืช ปี 2553. กรุงเทพฯ.

อุไร เฟ่งพิศ. 2539. “ผลทางอัลลีโลพาทิกของวัชพืชบางชนิดที่มีต่อการเจริญเติบโตและผลผลิตของถั่วเหลืองพันธุ์ สจ.4.” วิทยานิพนธ์วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาพฤกษศาสตร์ บัณฑิตวิทยาลัย, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

Achhireddy, N.R. and Singh, M. 1984. “Allelopathic effects of lantana (*Lantana camara*) on milkweedvine (*Morrenia odorata*).” *Weed Sci.* 32 : 757-761.

Al-Humaid, A.I. ad Warrag, M. O. A. 1998. “Allelopathy effects of mesquite (*Prosopis juliflora*) foliage on seed germination and seedling growth of bermudagrass (*Cynodon dactylon*).” *J. Arid E.* 38(2) : 237 – 243.

Bewich, T.A., Shillig, D.G., Dusky, J.A. ad William, D. 1994. “Effects of celery (*Apium graveoles*) root residue on growth of various crops and weeds.” *Weed Tech.* 8 : 625-629.

Bonner, F.T. and C.X. Grano. 1974. *Malia azedarach* L. seed of woody plants in The United States. Agriculture Hand Book No. 450 : 535-536.

Colto, C.E. and Einhellig, F.A. 1980. “Allelopathic mechaism of ellvetleaf (*Autilo theopharasti* Medic.) on soybean.” *Amer. J. Bot.* 67(10) : 1407-1413.

Copping, L.G. 1996. Crop protection agents from nature : natural products and analogues. The royal society of chemistry, Cambridg, U. K.

Duke, S. O., Daya, F.E., Romagni, and Rimando, A.M. 2000. “Natural products as soueces of herbicide, current status and future treds.” *Weed Res.* 40 : 99-111.

Einhellig, F.A. 1996. “Iterraction involving allelopathy in cropping systems.” *Agron. J.* 88 : 886-893.

Evenari, M. 1949. Gerination inhibitors. cited by E.L. Rice. allelopathy. 2nd ed., Academic press, Inc., Orlando. 422p.

Hedge, R.S., and D.A. Miller. 1990. “Allelopathic and autotoxicity in alfalfa : characterization and effects of preceding crops and residue incorporation.” *Crop. Sci.* 30(6) : 1255-1259.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่นิยมนำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- Irons, S.M. and Burnside, O.C. 1982. "Competitive and allelopathic effects of sunflower (*Helianthus annuus*)." Weed Sci. 30 : 372-377.
- Inderjit S.. 2005. "Experimental complexities in evaluating the allelopathic activities in laboratory bioassay : a case study." Soil Biology & Biochemistry. 32 : 256-262.
- Jefferson, L.V. and M.Pennacchio, 2003. "Allelopathic effects of foliage extracts from four Chenopodiaceae species on seed germination." J. Arid Envir. 55(2) : 275-285.
- Kato-Noguchi, H. and Kanesawa T.. 2003. "Growth promoting substance in rice root exudate." Environment control in biological. 41(4) : 377-380.
- Kato-Noguchi, H. 2003. "Assessment of allelopathic potential of shoot powder of lemon balm." Scientia Hort. 97 : 419-423.
- Laosinwattana. C. et al. 1997. "Allelopathic potential of manilagrass (*Zoysia matrella* (L.) Merr.)." J. Jap. Soc of Turfgrass Sci. 26(1) : 25-33.
- Laosinwattana, C., Yoneyama, K., Takuchi, Y., Ogasawa, M. and Konnai M. 1999. "Purification of allelopathic compounds from manilagrass (*Zoysia matrella* (L.) Marr.) Plants." J. Jap. Soc. Of Turfgrass Sci. 28(1) : 27-36.
- Ma, Y. Q., Cheng, J.M., Inanaga, S. and Shui, J.F. 2004. "Induction and inhibition of *Striga hermonthica* (Del.) Benth. germination by extracts of traditional chinese medicinal herbs." Agron. J. 96 : 1349-1356.
- Phuwiwat, W. and Chitiyanon, B. 2000. "Inhibitory effect of *Aglaia odorata* leaf water extract on seed germination and seedling growth of *Mimosa pigra*." 55-56. In The 12th Asian Agricultural Symposium on Agriculture and Water, Khon Kaen. Khon Kaen University.
- Putnam A.R.. 1985. Weed Allelopathy in S.O. Duke (ed.). Weed Physiology. Reproduction and Ecophysiology. 131-155.
- Putnum, A.R. 1988. "Allelochemicals from plants as herbicides." Weed Tech. 2 : 510-518.
- Rice, E.L. 1984. Allelopathy. 2nd edition. Academic press, Inc., Florida, U.S.A.
- Ronbinson, T. 1983. The organic constituents of higher plants. Cited by E.L. Rice. Allelopathy. 2nd ed., Academic press, Inc., Orlando. 422p.
- Seigler, D. S. 1996."Chemistry and mechanisms to allelopathic interaction."Agron. J. 88 : 876-885.
- Vyvyan, J.R. 2002. "Allelochemicals as leads for new herbicides and agrochemicals." Tetrahedron 58 : 1631-1636.

- Wardle D.A. Nicholson K.S. and Rahman A. 1993. "Influence of plant age on the allelopathic Potential of nodding thisthe (*Carduus nutans* L.) against pasture grasses and legumes." Weed Res. 33(1) : 69-78.
- Yu, J.Q., S.U. Ye, M.F. Zhang and W.H. Hu. 2003. "Effects of root exudates and aqueous root extracts of cucumber (*Cucumis sativus*) and allelochemicals, on photosynthesis and antioxidant enzymes in cucumber." Journal of biochemical systematic and ecology. 31: 129-139.



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้