

19610

ปัญหาพิเศษปริญาตรี



ภาควิชา เทคโนโลยีการผลิตพืช

เรื่อง

การวิจัยฮอร์โมนเร่งรากในการปักชำยอดถั่วลิสง

(The Effects of Hormone on the Rooting of Peanut Tip Cutting)

โดย

นางอมรา บัณฑิตวงษ์

อาจารย์สมชาย กล้าหาญ อาจารย์ที่ปรึกษา

ภาควิชารับรองแล้ว



T100248

(Handwritten signature)

(ผศ.ดร.อารมย์ ศรีพิจิตรต์)

หัวหน้าภาควิชา เทคโนโลยีการผลิตพืช

วันที่...เดือน...ปี...พ.ศ. 2531

๑พ.

๐๒๑๓๓

๒๕๓๑

๑พ.

๐๒๑๓๓

๒๕๓๑

เลขที่

100248

เลขทะเบียน

วันที่

17 JUN 2009

ขอไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า

ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

คำนิยม

ปัญหาพิเศษนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาในระดับปริญญาตรี ทั้งนี้ข้าพเจ้าต้องขอขอบคุณต่ออาจารย์สมชาย กล้าหาญ (อาจารย์ผู้ควบคุมโครงการ) ที่ได้ให้คำปรึกษาแนะนำตลอดจนช่วยเหลือ แก้ไขปัญหาอุปสรรคต่างๆ ให้สำเร็จโดยสมบูรณ์ซึ่งหาๆทำให้ได้รับความรู้เพื่อนำไปปฏิบัติงานทำงานต่อไป

อนึ่งข้าพเจ้าขอขอบคุณเพื่อนฯ และเจ้าหน้าที่ศูนย์วิจัยพืชไร่ขอนแก่นที่ให้ความช่วยเหลือด้วยดีเสมอมา

อมรา บัณฑิตางษ์

กุมภาพันธ์ 2531



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การวิจัยฮอร์โมนเร่งรากในการตัดชำยอดถั่วลิสง

(The Effects of Hormone on the Rooting of Peanut Tip Cutting)

บทคัดย่อ

การวิจัยฮอร์โมนเร่งรากในการตัดชำยอดถั่วลิสง โดยวิจัยสารละลายฮอร์โมน

Seradix เบอร์ 1, เบอร์ 2 และ เบอร์ 3, NAA ความเข้มข้น 100 ppm., 200 ppm. และ 300 ppm., IBA ความเข้มข้น 100 ppm., 200 ppm. และ 300 ppm. และไม่ใช้สารละลายฮอร์โมน ในวัตถุปักชำถั่วลิสง+ทราย+ขุยมะพร้าว อัตราส่วน 1:1:1 บรรจุในถุงพลาสติก ขนาด 3x5 นิ้ว จำนวน 700 ถุง โดยแช่โคนปักชำแต่ละวิธีการเป็นเวลา 1 นาที แล้วนำไปไว้ในเรือนเพาะชำพลาสติก (plastic greenhouse) โดยวางแผนการทดลองแบบ Randomized Complete Block Design ผลการทดลองปรากฏว่าการใช้ฮอร์โมน IBA 200 ppm. ให้จำนวนรากเฉลี่ยมากที่สุด และเกิดรากได้เร็วที่สุดคือ ให้จำนวนรากเฉลี่ย 32.18 ราก ส่วนวิธีการที่ให้ความยาวของรากเฉลี่ยสูงสุดคือวิธีการ Control ให้ค่าเฉลี่ยความยาวราก 5.09 ซม. และวิธีการที่ให้ค่าเฉลี่ยจำนวนรากต่ำสุดคือ การใช้ฮอร์โมน Seradix เบอร์ 2 ซึ่งให้จำนวนรากเฉลี่ย 20.06 ราก ส่วนวิธีการที่ให้ความยาวรากเฉลี่ยต่ำสุดคือ การใช้ฮอร์โมน NAA 200 ppm. ให้ค่าเฉลี่ยความยาวราก 3.38 ซม.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

The Effects of Hormone on the Rooting of Peanut Tip Cutting

Abstract

The effects of hormone on the rooting of peanut tip cutting were treated with various concentrations of Seradix (number 1, 2 and 3), NAA (100 ppm., 200 ppm. and 300 ppm.), IBA (100 ppm., 200 ppm., and 300 ppm.) and without not using it (Control). Planting substance containning one path of the following substance paddy husk charcoals+coarse sand+coconut dusts and fiber at the rate of 1:1:1 packed in plastic back 3x5 inches and seven hundred is needed for the perpost. Moistern all the stem in the hormone solution for one minute and put it in plastic greenhouse. The experimental design was the Randomized Complete Block Design. The result shows that IBA 200 ppm. gave the highest average number of roots (32.18 roots) and Control (0 ppm.) gave the longest average root length (5.09 cm.). Seradix number 2 gave the lowest average number of roots (20.06 roots) and NAA 200 ppm. gave the shortest average root length (3.38 cm.)

สารบัญ

	หน้า
สารบัญภาพ	(1)
สารบัญตาราง	(2)
สารบัญภาคผนวก	(3)
สารบัญตารางภาคผนวก	(4)
คานา	1
วัตถุประสงค์	2
การตรวจเอกสาร	3
อุปกรณ์และวิธีการ	12
ผลการทดลอง	17
วิจารณ์ผลการทดลอง	23
สรุปผลการทดลอง	24
เอกสารอ้างอิง	25
ภาคผนวก	29



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ

ภาพที่		หน้า
1	แสดงลักษณะภายนอกของเรือนเพาะชำพลาสติก (plastic greenhouse	15
2	แสดง wet and dry bulb hydrometer แขนงในเรือนเพาะชำเพื่อวัดอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์	16
3	แสดงจำนวนรากของยอดกล้วยสิง เมื่อใช้สารละลายฮอร์โมนและการไม่ได้ใช้ฮอร์โมน (Control)	21
4	แสดงความยาวรากกล้วยสิง เมื่อใช้สารละลายฮอร์โมนและการไม่ได้ใช้ฮอร์โมน (Control)	22



สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
1	แสดงจำนวนรากและความยาวรากเฉลี่ยของยอดท้าวลิสงในการศึกษาการ งษ์สารละลายฮอร์โมนในการปักชำ	19
2	แสดงการวิเคราะห์ผลทางสถิติ จำนวนรากของยอดท้าวลิสงเฉลี่ย	20
3	แสดงการวิเคราะห์ผลทางสถิติ ความยาวรากของยอดท้าวลิสงเฉลี่ย	20



สารบัญภาพภาคผนวก

ภาพที่		หน้า
1	แสดง ยอดถั่วลิสงที่ปักชำในถุงพลาสติกเมื่ออายุ 15 วัน	34
2	แสดง จำนวนรากและความยาวรากเมื่ออายุ 15 วัน	34
3	แสดง ยอดถั่วลิสงที่ปักชำในถุงพลาสติกเมื่ออายุ 20 วัน	35
4	แสดง จำนวนรากและความยาวรากเมื่ออายุ 20 วัน	35
5	แสดง ยอดถั่วลิสงที่ปักชำในถุงพลาสติกเมื่ออายุ 25 วัน	36
6	แสดง จำนวนรากและความยาวรากเมื่ออายุ 25 วัน	36



สารบัญตารางภาคผนวก

ตารางที่		หน้า
1	แสดงจำนวนรากเฉลี่ยเมื่อ 15 วัน, 20 วัน และ 25 วัน	29
2	แสดงการวิเคราะห์ทางสถิติของจำนวนรากของยอดถั่วลิสงเมื่ออายุ 15 วัน	30
3	แสดงการวิเคราะห์ทางสถิติของจำนวนรากของยอดถั่วลิสงเมื่ออายุ 20 วัน	30
4	แสดงการวิเคราะห์ทางสถิติของจำนวนรากของยอดถั่วลิสงเมื่ออายุ 25 วัน	30
5	แสดงความยาวรากเฉลี่ยเมื่อ 15 วัน, 20 วัน และ 25 วัน	31
6	แสดงการวิเคราะห์ทางสถิติของความยาวรากของยอดถั่วลิสงเมื่ออายุ 15 วัน	32
7	แสดงการวิเคราะห์ทางสถิติของความยาวรากของยอดถั่วลิสงเมื่ออายุ 20 วัน	32
8	แสดงการวิเคราะห์ทางสถิติของความยาวรากของยอดถั่วลิสงเมื่ออายุ 25 วัน	32
9	แสดงอุปหุมีและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยงานเรือนโรงระหว่างการศึกษา	33

การวิจัยฮอร์โมนเร่งรากในการปักชำยอดถั่วลิสง

(The Effect of Hormone on the Rooting of Peanut Tip Cutting)

คำนำ

ถั่วลิสง เป็นพืชที่สำคัญทางเศรษฐกิจอย่างมากพืชหนึ่ง มีการเพาะปลูกอย่างกว้างขวางกว่า 50 ประเทศในโลก ซึ่งประเทศที่เป็นแหล่งผลิตที่สำคัญได้แก่ อินเดีย สาธารณรัฐประชาชนจีน สหรัฐอเมริกา เซเนกัล ชูदान พม่า ไนจีเรีย รวมทั้งประเทศไทย ถั่วลิสงสามารถขยายประโยชน์ได้อย่างกว้างขวาง เพราะเมล็ดมีน้ำมันและโปรตีนอยู่สูง ซึ่งอาจใช้ประกอบอาหารเพื่อเพิ่มคุณค่าทางอาหารหรือใช้รับประทานและใช้ในอุตสาหกรรมบางชนิด ในประเทศไทย มีการปลูกถั่วลิสงกันอยู่ทั่วไป แต่ปลูกมากในเขตภาคเหนือ และภาคตะวันออกเฉียงเหนือ สำหรับภาคเหนือมีจังหวัดที่เพาะปลูกสำคัญ ได้แก่ ลำปาง น่าน เชียงใหม่ เชียงราย นครสวรรค์ แพร่ เพชรบูรณ์ และภาคตะวันออกเฉียงเหนือได้แก่นครราชสีมา บุรีรัมย์ สุรินทร์ เหตุที่มีการเพาะปลูกถั่วลิสงอย่างกว้างขวางนั้น เป็นเพราะว่าถั่วลิสงเป็นพืชที่สามารถปรับตัวได้ดีในลักษณะภูมิอากาศแบบต่างๆ จึงทำให้มีการปลูกกระจายอยู่ทั่วไปในเขตละติจูด 40 องศาเหนือและใต้ ทั้งในเขตที่มีความชื้นสูงและในเขตแห้งแล้ง แม้ว่าถั่วลิสงจะเป็นพืชที่ปรับตัวได้ดีในเขตการเพาะปลูกก็ตามแต่ก็ยังมีประสบปัญหาต่างๆ มากมาย เช่น มีโรคและแมลงระบาดทำลายอยู่เป็นประจำ ขาดการวิจัยเมล็ดพันธุ์ที่ดี เช่น ปัญหาในด้านเมล็ดพันธุ์ที่ดี ที่ได้มาใหม่ เมล็ดพันธุ์มักมีจำนวนน้อย ไม่เพียงพอต่อความต้องการของเกษตรกร

วัตถุประสงค์ของการศึกษาค้างนี้มีดังนี้คือ

1. เพื่อศึกษาเปรียบเทียบการเจริญของพืชและไม้ประดับในโรงเรือนปิดกักอากาศ
2. เพื่อศึกษาการขยายพันธุ์พืชในโรงเรือนปิดกักอากาศ (plastic greenhouse)

ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

คาดว่าจะภายหลังจากการศึกษาค้างนี้เรื่องการเจริญของพืชในโรงเรือนปิดกักอากาศจะช่วยขยายพันธุ์พืชให้มากขึ้นในเวลาอันรวดเร็ว นอกเหนือจากการขยายพันธุ์ด้วยเมล็ดโดยที่การขยายพันธุ์พืชโดยการตัดชำนี้สามารถขยายพันธุ์พืชในแปลงปลูกนำมาขยายพันธุ์ได้ ซึ่งจะสามารถช่วยเพิ่มปริมาณเมล็ดพันธุ์ดีที่มีปริมาณเพิ่มขึ้นอย่างรวดเร็ว นอกจากนี้ยังมีประโยชน์แก่ภายหลังจากการคัดเลือกและปรับปรุงพันธุ์ที่ได้ลูกผสมที่ดีแล้วก็สามารถนำเอาเมล็ดพืชมาขยายพันธุ์เพื่อช่วยเพิ่มปริมาณพันธุ์ดีได้อีกทางหนึ่ง



การตรวจเอกสาร

ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

- ชื่อสามัญภาษาอังกฤษ : Groundnut, Peanut, Monkeynut.
ชื่อสามัญภาษาไทย : ถั่วลิสง, ถั่วยี่สง, ถั่วดิน, ถั่วตัดดิน, ถั่วคุด
ชื่อวิทยาศาสตร์ : *Arachis hypogaea* Linn.
Family : Leguminosae
Sub family : Papilionaceae

พืชในสกุล *Arachis* มีประมาณ 20 ชนิด หรือมากกว่าแต่ชนิดที่ปลูกเป็นการค้าเป็นชนิด *hypogaea* ซึ่งมีจำนวนโครโมโซม 4 ชุด ($2n=40$) ส่วนพันธุ์ป่ามีจำนวนโครโมโซม จำนวน 2 ชุด ($2n=20$) เชื่อกันว่าถั่วลิสงมีถิ่นกำเนิดในเขตร้อนของทวีปอเมริกาใต้ บริเวณประเทศบราซิล โบลิเวีย อาร์เจนตินา และอุรุกวัย จากหลักฐานโบราณคดี ทำให้ประมาณได้ว่า ชาวพื้นเมืองรู้จักถั่วลิสงมาประมาณ 4,000 ปี ต่อมาประมาณศตวรรษที่ 16 ถั่วลิสงได้แพร่กระจายจากบราซิลไปยังแอฟริกาตะวันตกโดยชาวปอร์ตูกีสและไปยังประเทศฟิลิปปินส์โดยชาวสเปน ต่อจากนั้นก็แพร่กระจายไปยังจีน ญี่ปุ่น มาเลเซีย อินเดี๋ย และมาดากัสกา จนกระทั่งปัจจุบันมีปลูกอยู่ทั่วไปทั้งในประเทศเขตร้อนและกึ่งร้อน

ถั่วลิสงชนิดที่เข้าปลูกในปัจจุบันแบ่งออกเป็น 2 subspecies แต่ละ subspecies ประกอบด้วย varieties ดังนี้

- Subspecies *hypogaea*
var. *hypogaea* (พากเวอร์จีเนีย)
var. *hirsuta* Kohler
Subspecies *fastigiata* Waldron
var. *fastigiata* (พากวาเลนเซีย)
var. *vulgaris* Harz (พากสะแบนนี่ช)

ชนิดของถั่วลิสงนั้นถ้าจะแบ่งโดยอาศัยลักษณะการเจริญเติบโต ตำแหน่งช่อดอก รูปร่าง และขนาดของฝัก การพักตัวของเมล็ด จำนวนเมล็ดต่อฝัก สีของเยื่อหุ้มเมล็ด และอายุการเก็บเกี่ยว สามารถแบ่งได้เป็น 3 แบบคือ

1. แบบเวอร์จิเนีย (Virginia type) มีลำต้นเป็นพุ่มหรือทอดเลื้อยไปตามผิวดิน ใบสีเขียวเข้ม เมล็ดและฝักมีขนาดใหญ่ เปลือกของเมล็ดมีสีน้ำตาลแดง ฝักหนึ่งๆ มี 2-3 เมล็ด เมล็ดมีการพักตัวสูง มีน้ำมัน 38-47 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก อายุเก็บเกี่ยวประมาณ 120-180 วัน เช่น พันธุ์โทนาน 9

2. แบบสเปนนิช (Spanish type) ต้นตั้งตรงมีกิ่งก้านสาขามาก ใบมีสีเขียวจาง ฝักและเมล็ดมีขนาดเล็กป้อม เปลือกของเมล็ดมีสีจางหรือขาว เมล็ดไม่มีระยะพักตัว เมล็ดมีเปอร์เซ็นต์น้ำมันสูง 47-50 เปอร์เซ็นต์โดยน้ำหนัก อายุเก็บเกี่ยวประมาณ 120-135 วัน

3. แบบวาเลนเซีย (Valencia type) มีลำต้นเป็นพุ่มกิ่งค่อนข้างรัด แต่มีจำนวนน้อย ใบมีขนาดใหญ่สีเขียวเข้ม ฝักมีขนาดใหญ่เห็นลายบนฝักชัดเจน ฝักส่วนใหญ่มี 3 เมล็ด เมล็ดมีทั้งแบบป้อม และยาวรี เปลือกเมล็ดมีสีม่วงแดง น้ำตาลแดง และน้ำตาลอ่อน มีเปอร์เซ็นต์น้ำมันสูงเช่นเดียวกับพวก Spanish type อายุการเก็บเกี่ยวสั้นกว่าชนิดอื่นๆ เมล็ดไม่มีการพักตัว เช่นพันธุ์ สข.38 และลำปาง (ทรงยศ, 2529)

Gregory และคณะ (1951), Bunting (1955), และ วสุ (2527) ได้จำแนกถั่วลิสงพันธุ์ปลูกออกเป็น 2 ชนิดโดยอาศัยลักษณะทรงต้น การแตกกิ่งก้าน, รูปร่าง และขนาดฝัก การพักตัวของเมล็ด จำนวนเมล็ดต่อฝักสีของเยื่อหุ้มเมล็ด และอายุเก็บเกี่ยว ดังนี้คือ

1. พวกเวอร์จิเนีย (Virginia type) ถั่วลิสงชนิดนี้จัดอยู่ใน sub species hypogaea เป็นพวกที่มีการแตกแขนงมากกว่า 4 กิ่ง มีทรงต้นทั้งแบบพุ่ม (bunch) แบบแผ่เลื้อย (runner) และพุ่มแผ่ (prostrate) กิ่งหลักของลำต้น (main stem) ไม่มีการสร้างตาดอก ใบมีขนาดเล็กหนา มีเมล็ด 1-2 เมล็ดต่อฝัก มีเปอร์เซ็นต์น้ำมันในเมล็ดค่อนข้างต่ำ เปลือกฝักค่อนข้างหนา และมีลายเส้นชัดเจน อายุการเก็บเกี่ยวประมาณ 120-150 วัน ส่วนมากเมล็ดมีการพักตัว ต้องการความอุดมสมบูรณ์ของดินค่อนข้างสูง และมักต้านทานต่อโรคใบจุด

2. พวกสเปนนิช-วาเลนเซีย (Spanish-Valencia type) ถั่วลิสงชนิดนี้จัดอยู่ใน subspecies fastigiata เป็นพวกที่มีการแตกแขนงน้อย ทรงต้นเป็นแบบตั้งตรงหรือเป็นพุ่ม (erect หรือ bunch form) กิ่งหลักของลำต้น (main stem) จะมีการสร้างตาดอกกิ่งแขนงที่แตกจะอยู่ต่ำกว่ากิ่งหลักเสมอ ใบมีขนาดใหญ่กว่าพวกเวอร์จิเนีย

จีนี อายุเก็บเกี่ยวสั้นประมาณ 90-100 วัน เมล็ดไม่มีการพักตัว ทนทานต่อความแห้งแล้ง และขึ้นได้ดีในดินที่มีความอุดมสมบูรณ์ต่ำ ก้าวสูงชนิดนี้ยังแบ่งย่อยออกได้เป็น 2 พวก คือ พวกสะแบนิช และพวกวาเลนเซีย พวกสะแบนิชมีเมล็ด 2 เมล็ดต่อฝัก ส่วนพวกวาเลนเซียมีเมล็ดมากกว่า 2 เมล็ดต่อฝัก มีลำต้นใหญ่กว่าพวกสะแบนิช และลำต้นมีสีค่อนข้างแดงหรือม่วงแดง

วสุ (2527) กล่าวว่า ก้าวสูงพันธุ์เมล็ดโต (Virginia type) จากต่างประเทศ มีอายุการเก็บเกี่ยวประมาณ 160 วัน และพันธุ์ต่างๆ เหล่านี้เมื่อนำมาปลูกในประเทศไทยปรากฏว่าเปอร์เซ็นต์เมล็ดลีบสูง การที่จะสามารถผลิตก้าวสูงเมล็ดโตได้ภายในประเทศไทย จำเป็นต้องหาทางแก้ไขปัญหาเมล็ดลีบในพันธุ์ก้าวสูงเมล็ดโตเหล่านี้

วสุ (2527) หรือม อานวย และ วุฒิสักดิ์ (2524) กล่าวสอดคล้องกันว่า ปัญหาเมล็ดลีบมักพบในก้าวสูงพันธุ์เมล็ดโตที่นำเข้ามาจากต่างประเทศ พันธุ์พวกนี้มีลักษณะดีคือ เมื่อแก่จัดจะไม่งอกทันที เนื่องจากมีระยะพักตัวแต่มีข้อเสียคือเมื่อปลูกในประเทศไทยมักไม่ติดเมล็ด เมล็ดไม่เต็มฝักหรือเมล็ดลีบเป็นส่วนมาก

เทอด (2517) และ วสุ (2527) กล่าวว่า ก้าวสูงฝักโตเช่นพันธุ์ Shulamith ซึ่งเป็นพันธุ์ที่มีเมล็ดโตมาก ที่ปลูกในประเทศไทย แต่พบว่าเมื่อนำมาปลูกในประเทศไทย ได้เมล็ดที่มีขนาดเพียงครึ่งเดียวของขนาดเต็ม

พิเชษฐ์ (2524) และ วสุ (2527) กล่าวว่า ปัญหาเมล็ดลีบเป็นอุปสรรคต่อการผลิตก้าวสูงชนิดเมล็ดโต ซึ่งตลาดต่างประเทศต้องการ

อานวย (2521) และ วสุ (2527) กล่าวว่า การเกิดเมล็ดลีบนอกจากพบในพันธุ์ก้าวสูงเมล็ดโต ที่นำเข้ามาจากต่างประเทศแล้ว ยังพบในพันธุ์ก้าวสูงเมล็ดเล็ก ที่ปลูกในบางท้องที่โดยเฉพาะทางภาคตะวันออกเฉียงเหนือ ซึ่งดินส่วนมากเป็นดินทราย มีความอุดมสมบูรณ์ค่อนข้างต่ำอีกด้วย

การปักชำเป็นการขยายพันธุ์พืชโดยการตัดเอาส่วนของกิ่งก้าน ลำต้น รากหรือใบ ของพืชจากต้นแม่ (parent plant) แล้วนำไปไว้ในสถานที่ที่เหมาะสมแห่งหนึ่งเพื่อทำให้เกิดรากและยอด เป็นต้นกำเนิดขึ้นอีกต้นหนึ่ง ซึ่งต้นใหม่ที่เกิดขึ้นนี้ ส่วนมากแล้วจะมีลักษณะเช่นเดียวกับต้นแม่ทุกประการ (Hartmann และ Kester, 1961) ✓

✓ สนั่น (2523) กล่าวว่า การปักชำโดยใช้กิ่งอ่อน (softwood cutting) กิ่งที่ชำปักชำเอามาจากกิ่งยอดที่ยังอ่อน รอดทั่วไปแล้ว การชำกิ่งอ่อนออกรากง่ายกว่าและ

เร็วกว่ากิ่งแก่ หรือกิ่งปานกลาง ข้อสำคัญคือระวังไม้แห้งที่กิ่งแห้ง นับตั้งแต่ตัดกิ่งมาจนกระทั่งนำมาปักชำ และในการปักชำก็จะต้องมีความชื้นสูงมากทีเดียว วนที่ซึ่งบังคับอุณหภูมิได้ ก็ควรรักษาที่ประมาณ 70°F ส่วนมากที่สามารถควบคุมอุณหภูมิโคนกิ่งในกระบะเพาะชำ ได้มักจะมีอุณหภูมิ $75-80^{\circ}\text{F}$ กิ่งอ่อนปักชำใช้เวลาสั้นประมาณ 2-4 หรือ 5 อาทิตย์ เท่านั้นก็ออกราก สำหรับพืชส่วนมาก และกิ่งชนิดนี้แสดงผลตอบสนองต่อฮอร์โมนได้ดี

นิคม และ มล. จารุพันธ์ (2522) กล่าวว่า การชำกิ่งยอด (tip cutting) ของไม้ทรายเป็นยาว (*Ficus maclellandii*) เป็นส่วนปักชำ จะให้เปอร์เซ็นต์การออกรากสูงถึง 83.3 ราก เหนือกว่าส่วนตัดชำอื่นๆ อย่างเด่นชัด

Klein (1941) กล่าวว่า การปักชำ ทาให้ตลอดปี เลือกกิ่งที่แข็งแรง ไม้อ่อนและแข็งเกินไป (not too soft or too hard) ตัดตัดข้อกิ่งที่ตัดให้มีตาอยู่ 2-3 ตา เอาใบล่างออกบ้างเหลือไว้แต่ด้านบน

ธงชัย (2522) และชลอ (2524) กล่าวว่า อายุและสภาพของต้นแม่ มีผลต่อการเกิดรากได้คือ การตัดชำกิ่งที่มีอายุน้อยจะออกรากดีกว่ากิ่งที่มีอายุมากเพราะกิ่งที่มีอายุน้อยจะสะสมพวกไนโตรเจนและคาร์โบไฮเดรตสูง จึงสามารถออกรากได้มากกว่าและการมีใบบนกิ่งชำ การที่เหลือใบติดไว้บนกิ่งชำเพื่อให้ปรุงอาหารจะทาให้เกิดการออกรากได้ดีกว่าการตัดใบออกหมด

Jacob (1956) และประทีป (2525) กล่าวว่า ตามทฤษฎี ไม้ทุกชนิดสามารถขยายพันธุ์ได้ด้วยการปักชำ แต่อย่างไรก็ดี อาจทาได้ง่ายสำหรับไม้ประเภทหนึ่งและทาได้ยากกับไม้อีกประเภทหนึ่ง การปักชำเป็นวิธีที่ลงทุนน้อย ประหยัดทั้งทรัพย์สินและแรงงาน เราสามารถนำไม้มาขยายพันธุ์ได้เป็นจำนวนมากและรวดเร็ว

ปัจจัยภายนอกที่มีผลต่อการออกราก

1. ความชื้น ที่ปักชำควรมีความชื้นสูงเพื่อลดความสูญเสียจากกิ่งโดย เฉพาะอย่างยิ่งถ้าเป็นกิ่งที่มีใบติดอยู่ ซึ่งอาจจะทาให้กิ่งแห้งตายเสียก่อนที่จะเกิดราก vapor pressure ของความชื้นในบรรยากาศ รอบๆของกิ่งปักชำ ควรจะมีพอๆ หรือใกล้เคียงกับ vapor pressure ของน้ำในช่องว่างระหว่างเซลล์ภายใน จะเห็นได้ว่าการปักชำกิ่งอ่อน ซึ่งมีใบติดอยู่นั้น จำเป็นต้องรักษาความชื้นให้สูงโดยยัดผ้าชื้น ซึ่งพ่นน้ำเป็นหมอกออกมา เป็นระยะๆ ตลอดเวลา (Hartmann และ Kester, 1961)

บัณฑูร์ (2524) ได้ทำการทดลองศึกษาในโรงเรือนพลาสติก (plastic greenhouse) ซึ่งได้ดัดแปลงขึ้นให้เหมาะสมกับสภาพแวดล้อมของเมืองไทย และมีความประหยัดในทางเศรษฐกิจ ซึ่งทำให้กิ่งปักชำไทรสามารถออกรากได้ดีและเร็วขึ้น

สมัย (2526) กล่าวว่า การสร้างเรือนกระจกทึบ (greenhouse) สำหรับประเทศเรานี้ยังไม่มีความเป็น เพราะสภาพดินฟ้าอากาศของเมืองไทย ยังไม่ถึงกับเป็นอันตรายกับต้นพืช เหมือนดังในประเทศหนาว และงานทดลองเรือนกระจกนี้อาจเป็นการสิ้นเปลืองทางเศรษฐกิจ จึงได้มีการดัดแปลงเรือนกระจกมาสร้างเป็นเรือนพลาสติก ซึ่งมีความหนาน้อยกว่ามาก แต่เมื่อคิดในแง่ธุรกิจและการลงทุน ให้นำผลคุ้มค่ากว่า ซึ่งเหมาะสำหรับผู้มีทุนน้อยฉะนั้นจึงเป็นการเหมาะสมที่จะนำเอาเรือนพลาสติกมาใช้ในการเพาะเมล็ดและปักชำพันธุ์พืชต่างๆ โดยเฉพาะ การตัดชำไม้เนื้ออ่อน ในการทดลองครั้งนี้ทำให้กิ่งปักชำสามารถออกรากได้ดีขึ้น มีเปอร์เซ็นต์ในการงอกรากสมบูรณ์ที่สุด

2. อุณหภูมิ สำหรับพืชส่วนมากที่ปักชำควรมีอุณหภูมิของอากาศกลาง - วัน ประมาณ $70^{\circ}-80^{\circ}F$ และกลางคืน $60^{\circ}-70^{\circ}F$ ไม่ควรรักษาอุณหภูมิในอากาศสูงเกินไปเพราะจะทำให้ตาของกิ่งชำเจริญเป็นยอดก่อนที่จะมีราก ซึ่งจะทำให้เกิดการสูญเสียน้ำจากกิ่งทางใบที่จะเจริญขึ้นมา อุณหภูมิก็มีส่วนเกี่ยวข้องกับการออกราก และเพื่อที่จะให้กิ่งมีการออกรากก่อนที่จะเกิดยอดจึงได้มีผู้คิดหากระเบบพิเศษซึ่งสามารถควบคุมอุณหภูมิภายในกระเบบได้ ปกติแล้วก็มักให้มีอุณหภูมิที่โคนกิ่งปักชำประมาณ $70^{\circ}F$ เพื่อช่วยให้ออกรากเร็วขึ้น (Hartmann และ Kester, 1961)

3. แสง แสงมีส่วนเกี่ยวข้องกับการกำเนิดรากเช่นกัน ถ้าให้กิ่งชำทั้งหมดถูกกับแสง การกำเนิดของรากจะถูกยับยั้งและยิ่งกว่านั้นแม้ว่าจะมีจุกกำเนิดราก การเจริญของรากก็ถูกยับยั้งเช่นกัน (Went, 1935) แต่ถ้ากิ่งชำปักลงไป ใน medium แล้วให้แสงถูกเฉพาะส่วนที่โผล่เหนือ medium จะช่วยการออกรากดีขึ้น ด้วยเหตุนี้กิ่งชำที่มีใบเมื่อให้แสงจึงช่วยได้มาก

สนั่น (2523) กล่าวว่า แสงจางๆ (subdued light) มักจะเป็นขนาดความเข้มชั้นพอเหมาะในการงอกราก ความเข้มตั้งแต่ 200-500 แรงเทียนจะเพียงพอสำหรับการงอกรากในพืชทั่วไป (แสงอาทิตย์ 10,000 แรงเทียน)

4. Rooting medium โดยทั่วไปมีหน้าที่ 3 อย่างคือ 1) เพื่อยึด กิ่งชำไว้เพื่อให้เกิดราก 2) ให้กิ่งชำได้รับความชื้น 3) ให้กิ่งชำได้รับอากาศ ลักษณะของ

Rooting medium ที่ดีที่สุดคือควรจะมีโปร่งอากาศถ่ายเทได้ดี ภูมิอากาศได้ดีแต่ก็ต้องระบายน้ำได้ดีด้วย นอกจากนี้ควรสะอาดปราศจากเชื้อราและแบคทีเรีย โดยเฉพาะอย่างยิ่งถ้าเป็นกิ่งชำที่เป็นกิ่งอ่อนหรือกิ่งปานกลาง (Hartmann และ Kester, 1961)

บัณฑูร์ (2524) และสโนว์ (2523) กล่าวว่า การเลือกวัสดุปลูกชำเป็นปัจจัยสำคัญยิ่งอันหนึ่งของการปักชำ ถ้าหากเราเลือกวัสดุปลูกชำที่ไม่เหมาะสมแล้วจะทำให้กิ่งตัดชำนั้นมีเปอร์เซ็นต์การตายสูง วัสดุปลูกชำที่ใช้ในการปักชำนั้นมีอยู่หลายชนิดซึ่งแต่ละชนิดจะหาได้สะดวกเช่น หินทราย (sand), สแฟกนัมมอส (sphagnum moss), ขุยมะพร้าว (coconut dusts fibers), ดิน (soil), ถ่านแกลบ (paddy husk charcoals), แกลบ, ไม้เลื่อย, พีท-มอส (peat moss), เวอร์มิคิวไลท์ (vermiculite), เพอร์ไลท์ (perlite)

บัณฑูร์ (2524) กล่าวว่า ถ่านแกลบเป็นวัสดุปลูกชำที่ให้ผลดีที่สุดต่อการออกรากของโหลจีนิบแลม (*Ficus pubinervis*) คือสามารถให้จำนวนรากและความยาวรากกิ่งปักชำสูงที่สุด

ประสงค์ (2510) พบว่าทรายหยาบให้ผลในการออกรากของกิ่งตัดชำสนแพง (*Thuja orientalis*) ได้ดีที่สุด

ปิฎฐะ (2511) กล่าวว่า การปักชำเป็นวิธีการขยายพันธุ์โหล (*Ficus elastica* "Decora") ดีที่สุด โดยการตัดกิ่งที่แก่พอสมควรออกเป็นท่อนๆ ท่อนหนึ่งมี 1 ข้อ 1 ใบ นำไปปักชำในกะบะทรายหรือขี้เถ้าแกลบ ทรายหยาบที่ติดมากับกิ่งนั้นอยู่เหนือวัสดุปลูกชำ เพื่อป้องกันกิ่งปักชำล้ม อาจจะใช้หลักไม้ปักก็ได้ กิ่งปักชำจะแตกรากได้ไม่ยากนักและให้ผลดีที่สุด

ปิฎฐะ (2499) กล่าวว่า ควรจะเชื่อได้ว่าถ่านแกลบให้ผลดีในการปักชำ แต่มีปัญหาอยู่ว่าถ่านแกลบนั้นถ้าไปครั้งหนึ่งอาจทำให้แร่ธาตุและคุณภาพของถ่านแกลบหมดไปหรือเสื่อมไปบ้างถ้าจะนำมาใช้คราวต่อไป อาจไม่ได้ผลดีเท่าครั้งแรก

งานการขยายพันธุ์พืชด้วยวิธีการปักชำนี้สภาพแวดล้อมเป็นปัจจัยที่สำคัญต่อการเกิดรากของพืช ที่นำมาปักชำ ปัจจัยดังกล่าวเช่น แสง อุณหภูมิ ความชื้น ฯลฯ ในบางครั้งสภาพแวดล้อมดังกล่าวนี้อาจไม่เหมาะต่อการออกรากของพืชที่ออกรากยากดังนั้น งานการขยายพันธุ์พืชด้วยวิธีปักชำนี้ จึงต้องอาศัยเทคนิคต่างๆ เข้าช่วยเพื่อที่จะสามารถควบคุมปัจจัยดังกล่าวให้เหมาะสมขึ้น การใช้เรือนโรงพลาสติก (plastic greenhouse) ก็เป็นเทคนิคอีกวิธีหนึ่งที่จะช่วยทำให้การปักชำพืชต่างๆ ได้ผลดียิ่งขึ้น (Hartmann และ Kester, 1961)

งานการปักชำนั้นส่วนของกะหล่ำปลีบางส่วนที่นำมาชำเช่นหน่อ ใบ จะต้องลด การคายน้ำของส่วนชำเหล่านี้โดยทำให้สถานที่ชำมีความชื้นสูงและไม่ให้ส่วนชำได้รับแสงแดด โดยตรง จึงควรมีการบังแสงด้วย ถ้าในสถานที่ชำมีอุณหภูมิสูงในขณะที่มีความชื้นสูงด้วย แล้วส่วนที่นำมาชำจะเกิดการเน่าอย่างรวดเร็วฉะนั้นจะต้องมีการควบคุมอุณหภูมิและความชื้น ไม่ให้สูงเกินไป (Nieuwhof, 1969) อุณหภูมิที่พอเหมาะในการปักชำควรอยู่ในช่วง $15^{\circ}-20^{\circ}C$ (Honma และ Mansour, 1964; Nieuwhof, 1958; Sitar, 1957) นอกจากนี้ควรใช้ยาฆ่าเชื้อเพื่อป้องกันโรคที่เกิดจากราในระหว่างการชำด้วย (Isbell, 1944) การป้องกันโรคเน่าและ (soft rot) ซึ่งเกิดจากเชื้อแบคทีเรียก็มีความสำคัญ มีการใช้ยา อะกริมัยซิน (agrimycin) ฉีดที่หน้าตัดของต้นกะหล่ำดอกซึ่งได้ตัด curd ออกไปแล้ว เพื่อรักษาต้นไว้ซึ่งเป็นการขยายพันธุ์โดยส่วนของลำต้นต่อไปนั้น การฉีดยาควรทำในขณะที่ อากาศมีความชื้นสัมพัทธ์สูงซึ่งวิธีนี้จะช่วยป้องกันการเกิดแคลลัส (callus) หรือการเกิดราก และหน่อเกิดได้มากขึ้น เนื่องจากการเสียหายจากรโรคเน่าและลดน้อยลงมาก (Honma และ Mansour, 1964)

✓ สหสัมพันธ์กับการกำเนิดราก

นรินทร์และคณะ (2508) กล่าวถึงเรื่องการใช้ฮอร์โมนว่า การใช้ฮอร์โมน สำหรับเร่งรากพืชนั้นฮอร์โมนจะซึมผ่านเข้าไปในส่วนของพืชทางท่ออาหาร (phloem) และจะมีผลในการเปลี่ยนแปลงจุดกำเนิดรากกับกิ่งที่มีอายุน้อยได้มากกว่ากิ่งที่มีอายุมากกว่า หรือพืชที่อยู่ในระยะพักตัว หรือมีอายุน้อยเกินไป นอกจากอายุของกิ่งแล้ว ความสมบูรณ์ของ กิ่งก็มีผลช่วยในการออกรากด้วย

ระวี (2520) รายงานว่าในประเทศไทย มีการใช้ฮอร์โมนในการออกรากมากที่สุด และฮอร์โมนที่นิยมใช้กันในปัจจุบันมีอยู่ 2 ชนิดคือ NAA และ IBA สำหรับ ความเข้มข้นที่ใช้นั้นขึ้นอยู่กับชนิดของพืชและอายุของกิ่ง การใช้ฮอร์โมนในระดับความเข้มข้นต่ำ จะช่วยในการเพิ่มจำนวนรากให้มากขึ้น รากยาวขึ้น ต้นไม้ที่ออกรากยาก ต้องใช้ ฮอร์โมนที่มีความเข้มข้นมากขึ้นจึงสามารถกระตุ้นให้เกิดการสร้างจุดกำเนิดรากได้ แต่ถ้า เป็นต้นไม้ที่ไม่สามารถออกรากได้ ถึงแม้ว่าจะใช้ฮอร์โมนช่วยก็จะไม่ออกราก สำหรับพืชที่ ออกรากยากนั้น นิยมใช้ฮอร์โมน IBA ซึ่งจะช่วยเพิ่มประสิทธิภาพในการออกรากได้มากขึ้น

Audus (1953) ได้กล่าวถึงคุณสมบัติของ auxin ที่ต่างชนิดกันและได้พบว่า NAA (Naphthalene acetic acid) และ IBA (Indole butyric acid) เป็น

ฮอร์โมนที่ดี และนิยมใช้กันมากกว่า IAA (Indole acetic acid) นอกจากนั้น NAA และ IBA ยังมีการเคลื่อนย้ายในพืชได้น้อยกว่า IAA นั่นคือ ระยะความเข้มข้นที่ได้ผลและมีประสิทธิภาพค่อนข้างแคบ ชีตความเข้มข้นที่เป็นพิษของสารนี้ใกล้เคียงกับชีตความเข้มข้นที่ให้ผลผลิตสูง ดังนั้นจึงต้องระมัดระวังในการใช้ให้พอเหมาะพอดี

หิรัญ (2519) กล่าวว่า ในปัจจุบันพบว่า สารประกอบหลายตัวที่ได้จากการสังเคราะห์มีคุณสมบัติเช่นเดียวกับ auxin เช่น NAA และ IBA แล้วยังมีบทบาทช่วยทำให้เกิดรากในกิ่งตอน กิ่งปักชำของพืชหลายชนิด นอกจากนี้ยังพบว่า auxin มีบทบาทในการช่วยทำให้รังไข่ขยายตัวและพัฒนาจนกลายเป็นผลแก่ และยังมีบทบาทต่อการเริ่มผลิตดอกของพืชบางชนิดอีกด้วย

พรทิพย์ และ สัจจา (2530) กล่าวถึงฮอร์โมนไว้ดังนี้ ในการปักชำกิ่งมะลิลา ควรเลือกชนิดสารและความเข้มข้นที่ไม่สูงเกินไป ควรเลือกกิ่งปักชำที่เหมาะสมจะให้ผลดี ถ้าหาก treat ด้วยยากันรากก่อนปักชำเพื่อป้องกันโรคราเข้าทำลายท่อน้ำเลี้ยงกิ่งแห้งตาย และสารที่ให้ผลดีที่สุดทั้งจำนวนรากและความยาวรากคือ IBA ผสม NAA 1000 ppm. ความเข้มข้นของสารยิ่งสูงขึ้นผลที่ได้จะลดลงโดยเฉพาะ NAA 2500 ppm. ท่อน้ำเลี้ยงกิ่งแห้งตายหมด

Avery และ Johnson (1947) พบว่ากิ่งปักชำที่ใส่ฮอร์โมนช่วยเร่งรากจะออกรากเร็วกว่าและมากกว่ากิ่งที่ไม่ใส่ฮอร์โมน ฮอร์โมน IBA, IAA และ NAA ใช้ได้ผลดีในการเร่งรากไม้จำพวกไม่มีแก่น (herbaceous plants) สำหรับฮอร์โมนชนิดอื่น ๆ ใช้เร่งรากให้ผลในบางจำกัด

Leopold (1955) กล่าวว่า การใส่ฮอร์โมนที่เข้มข้นจนเกินความต้องการ จะทำให้การออกรากลดลง ซึ่งเกิดจากการชักจูงความเจริญเติบโตของจุดกำเนิดของราก (root primordia) มากกว่าที่จะเกิดจากการลดจำนวนจุดกำเนิดราก

มนตรี (2511) กล่าวถึงการใส่ IBA ความเข้มข้นต่างๆ กัน ในการตัดชำ สนบตีพัฒนาว่า IBA จะไปกระตุ้นกิ่งตัดชำให้สร้างจุดกำเนิดรากจึงจะท่อน้ำเลี้ยงกิ่งตัดชำที่ treat ด้วย IBA มีเปอร์เซ็นต์กิ่งออกรากสูงซึ่งมีผลให้เกิดความแตกต่างกันกับกิ่งปักชำที่ไม่ได้ใส่ IBA และควรใส่ฮอร์โมน IBA ที่มีความเข้มข้นต่ำจะดีกว่าความเข้มข้นสูง

สุธี (2515) กล่าวว่า การปักชำทุกแบบทั้งแก่ การไม่ใส่ฮอร์โมน NAA ได้ผลดีกว่าการใส่ฮอร์โมน และฮอร์โมน NAA ที่มีความเข้มข้นต่ำจะออกรากได้ดีกว่าฮอร์โมนที่มีความเข้มข้นสูงๆ

พิมพ์ใจ (2525) กล่าวว่า กิ่งตัดชำที่ไม่ใช้สารควบคุมการเจริญเติบโตของพืชก็ออกรากได้ แสดงว่าสัมเขียวหวานมีปริมาณฮอร์โมนสะสมพอที่จะทำให้งอกได้

Grace (1937) พบว่า การใส่ฮอร์โมน IBA (Indole butyric acid) ชนิดผงได้ผลดีโดยทำให้สะดวกและรวดเร็วพร้อมทั้งช่วยเร่งการออกรากได้ดีด้วย ✓



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

อุปกรณ์และวิธีการ

อุปกรณ์

1. ยอดถั่วลิสงพันธุ์ฝักโต จำนวน 1400 กิโลกรัม
2. กุญแจพลาสติกเจาะรูขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 0.5 ซม. 6 รู
3. วัสดุปักชำ คือ ส่วนผสมของทราย, ถ่านแกลบ และขุยมะพร้าว ในอัตรา 1:1:1 โดยปริมาตร
4. โรงเรือนพลาสติก (plastic greenhouse) สำหรับปักชำ ขนาดกว้าง 5 เมตร ยาว 6 เมตร และสูง 4 เมตร
5. สารเคมีที่ช่วยป้องกันกำจัดโรครา ได้แก่ เบนเลท 75 ซี
6. ภาชนะบรรจุสารละลายฮอร์โมนเพื่อใช้แช่ยอดถั่วลิสง
7. สารละลายฮอร์โมน Seradix เบอร์ 1
Seradix เบอร์ 2
seradix เบอร์ 3
NAA (Naphthalene acetic acid) ความเข้มข้น 100, 200 และ 300 ppm. (stock solution)
IBA (Indole butyric acid) ความเข้มข้น 100, 200, และ 300 ppm. (stock solution)
8. น้ำกลั่นหรือน้ำบริสุทธิ์เพื่อทำให้เจือจาง (dilute) สารละลายฮอร์โมนให้มีความเข้มข้นตามต้องการ
9. อุปกรณ์ที่ใช้ในการเตรียมสารละลายฮอร์โมนเช่น ปิเปต (pipet), บีกเกอร์ (beaker), กระจกตวง (cylinder) เป็นต้น
10. กรรไกร, มีดตัดแต่งกิ่ง, บัวรดน้ำ
11. อุปกรณ์สำหรับบันทึกผล
 - wet and dry bulb hydrometer
 - ไม้บรรทัด

วิธีการ

1. การวางแผนการทดลอง วางแผนการทดลองแบบ Randomized Complete Block Design (RCBD) โดยแบ่งออกเป็น 10 วิธีการ (treatment) มี 7 ซ้ำ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

(replication) รวมทั้งสิ้นมี 70 หน่วยทดลอง (experimental units) แต่ละหน่วยทดลอง 1 ชุด ยอดถั่วลิสง 20 ยอด โดยมีวิธีการต่างๆ คือ

- วิธีการที่ 1 (Tr.1) Control (แช่น้ำสะอาด)
- วิธีการที่ 2 (Tr.2) ใช้น้ำสารละลาย Seradix เบอร์ 1 1 ชุดกับไม้เนื้ออ่อน
- วิธีการที่ 3 (Tr.3) ใช้น้ำสารละลาย Seradix เบอร์ 2 1 ชุดกับไม้เนื้อแข็งปานกลาง
- วิธีการที่ 4 (Tr.4) ใช้น้ำสารละลาย Seradix เบอร์ 3 1 ชุดกับไม้เนื้อแข็ง
- วิธีการที่ 5 (Tr.5) ใช้น้ำสารละลาย NAA ความเข้มข้น 100 ppm.
- วิธีการที่ 6 (Tr.6) ใช้น้ำสารละลาย NAA ความเข้มข้น 200 ppm.
- วิธีการที่ 7 (Tr.7) ใช้น้ำสารละลาย NAA ความเข้มข้น 300 ppm.
- วิธีการที่ 8 (Tr.8) ใช้น้ำสารละลาย IBA ความเข้มข้น 100 ppm.
- วิธีการที่ 9 (Tr.9) ใช้น้ำสารละลาย IBA ความเข้มข้น 200 ppm.
- วิธีการที่ 10 (Tr.10) ใช้น้ำสารละลาย IBA ความเข้มข้น 300 ppm.

2. การเตรียมวัสดุปลูกชำ ผสมวัสดุปลูกชำให้เข้ากัน โดยนำส่วนผสมทรายหยาบ ถ่านกลบ และขุยมะพร้าว อัตราส่วน 1:1:1 บรรจุลงในถุงพลาสติกขนาด 3x5 นิ้ว เจาะรูระบายน้ำจำนวน 700 รู แล้วนำไปวางในเรือนโรงพลาสติก

3. ยอดถั่วลิสง ที่ตัดมาใช้ในการทดลอง เป็นยอดถั่วลิสงที่ตัดมาจากต้นแม่ (อายุประมาณ 120 วัน) เตรียมยอดถั่วลิสงโดยการตัดแต่งให้เหมาะแก่การปักชำดังนี้

- 3.1 เลือกยอดที่แข็งแรง
- 3.2 ความยาวของยอดประมาณ 5-6 นิ้ว หรือมีข้อใบประมาณ 5 ข้อใบ หรือนับใบข้อที่ 5 จากยอดลงมาแล้วตัด
- 3.3 ตัดแต่งยอดโดยตัดใบข้อสุดท้ายทิ้ง 1 ข้อใบ (ตรงโคน) ควรเอนกิ่งให้ เป็นมุม 45 องศา
- 3.4 ควรเก็บยอดถั่วลิสงไว้ในที่ร่ม หลังจากตัดแต่งแล้วให้ ความชื้นโดยการรดน้ำ เพื่อให้ยอดถั่วลิสงสดอยู่เสมอ

แล้วนำไปแช่น้ำยาผสมของ เบนเลท 75 ซี อัตรา 4-8 กรัมต่อน้ำ 20 ลิตร เพื่อป้องกันกำจัดโรคราที่ติดมากับยอดถั่วลิสง นาน 5 นาที

4. การแช่สารละลายฮอร์โมนเมื่อได้ยอดถั่วลิสงตามต้องการแล้วก็ทำการสูมยอดถั่วลิสงลงในหรีดเมนต์ต่างๆ โดยแช่ส่วนโคนของยอดลงในภาชนะซึ่งใส่สารละลายฮอร์โมน

Seradix เบอร์ต่างๆ, NAA และ IBA ความเข้มข้นต่างๆ ไว้แล้วโดยให้ส่วนโคนยอด
แช่อยู่ในสารละลายลึก 1 ซม. นาน 1 นาที ส่วน Control แช่ในภาชนะที่บรรจุน้ำสะอาด

5. การชำยอด หลังจากแช่ยอดกัวลิสงในสารละลาย Seradix, NAA และ IBA
ความเข้มข้นต่างๆ นาน 1 นาที แล้วนำยอดกัวลิสงไปปักชำในวัสดุปักชำที่เตรียมไว้จนเรือน
โรงพลาสติก ปักชำถูละ 2 ยอด หลังจากปักชำแล้วงัดน้ำเพื่อให้ความชุ่มชื้นให้ทั่วทุกถูละ

6. การดูแลรักษา

6.1 การรดน้ำให้วันละ 3 ครั้ง ตอนเช้า กลางวัน และเย็น

6.2 การป้องกันกำจัดโรคโดยการพ่นยาเบนเลท 75 ซี อัตรา 4-8 กรัมต่อ
น้ำ 20 ลิตร ทุก 10 วัน

6.3 วัตถุประสงค์และความชื้นสัมพัทธ์ภายในเรือนโรงพลาสติก เข้า กลางวัน
และเย็น

7. แนวทางการศึกษา ศึกษาความยาวราก จำนวนราก หลังจากปักชำได้ 15,
20 และ 25 วัน โดยที่ความยาวราก และจำนวนรากนั้นเก็บได้โดยการสุ่มตัวแทนขึ้นมา
จากแต่ละหน่วยทดลอง หน่วยละ 3 ถูละ (6 ยอด) ต่อการศึกษา 1 ครั้ง และต้นที่สุ่มขึ้นมา
แล้วจะไม่มีกรเก็บตัวเลขอีกต่อไปแล้ว

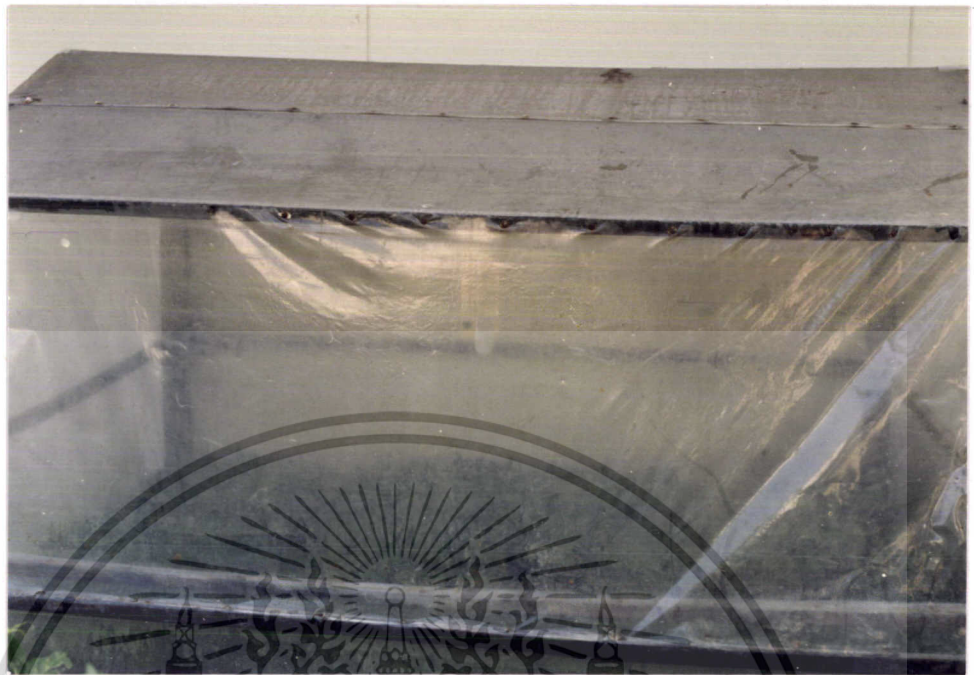
8. ระยะเวลาและสถานที่ทำการศึกษา

ระยะเวลา เริ่มทำการทดลองเมื่อ 23 มิถุนายน 2530

สิ้นสุดการทดลองวันที่ 21 กรกฎาคม 2530

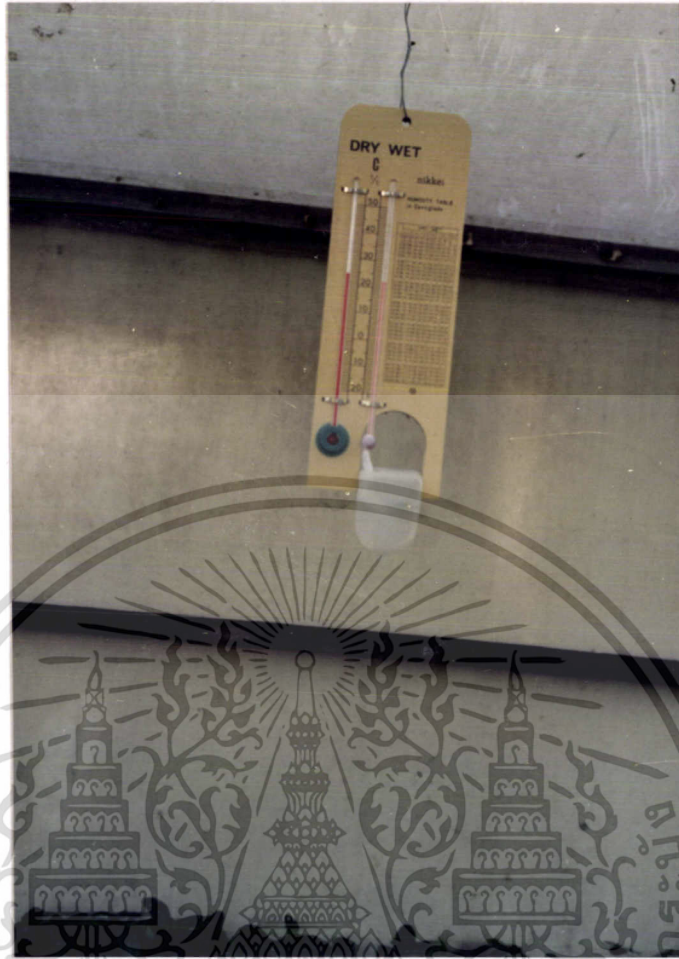
รวมระยะเวลาในการทดลอง 29 วัน

สถานที่ เรือนเพาะชำภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตพืชคณะเทคโนโลยีการ
เกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้า เจ้าคุณทหารลาดกระบัง
กรุงเทพฯ



ภาพที่ 1 ภาพแสดงลักษณะภายนอกของเรือนเพาะชำพลาสติก
(plastic greenhouse)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษา 15 เท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 2 ภาพแสดง wet and dry bulb hydrometer แขนงในเรือน
เพาะชำ เพื่อวัดอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์

ผลการทดลอง

จำนวนราก

จากการศึกษาการใช้ฮอร์โมนเร่งรากในการปักชำยอดถั่วลิสงปรากฏว่า การใช้สารละลาย IBA 200 ppm. (วิธีการที่ 9) ช่วยให้การออกรากได้จำนวนรากเฉลี่ยสูงสุดคือ 38.18 ราก ส่วนวิธีการที่ให้จำนวนรากเฉลี่ยรองลงมาคือ วิธีการใช้สารละลาย NAA 200 ppm. (วิธีการที่ 6) ให้จำนวนรากเฉลี่ย 28.87 ราก ส่วนการที่ไม่ใช้สารละลายฮอร์โมน (control) เกิดจำนวนรากเฉลี่ยน้อยที่สุดคือ 20.75 ราก จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติจำนวนรากของยอดถั่วลิสงนั้น วิธีการที่ 9 มีความแตกต่างทางสถิติกับทุกๆ วิธีการ (ตารางที่ 1) ส่วนวิธีการอื่นๆ ปรากฏผลดังนี้คือ การใช้สารละลาย NAA 300 ppm. (วิธีการที่ 7), NAA 100 ppm. (วิธีการที่ 5), IBA 100 ppm. (วิธีการที่ 8) และ IBA 300 ppm. (วิธีการที่ 10) ให้จำนวนรากเฉลี่ย 27.03, 26.67, 26.15, และ 25.24 ราก ตามลำดับ จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ วิธีการที่ 7, วิธีการที่ 5, วิธีการที่ 8 และ วิธีการที่ 10 ไม่มีความแตกต่างกันในทางสถิติ และการใช้สารละลายฮอร์โมน Seradix เบอร์ 3 (วิธีการที่ 4), Seradix เบอร์ 1 (วิธีการที่ 2) และ Seradix เบอร์ 2 (วิธีการที่ 3) ให้จำนวนรากเฉลี่ย 24.01, 21.28 และ 20.06 ราก จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติ วิธีการที่ 4, วิธีการที่ 2 และ วิธีการที่ 3, ก็ไม่มีความแตกต่างกันในทางสถิติ

จากผลการทดลองครั้งนี้เห็นได้ว่าการใช้สารควบคุมการเจริญเติบโตของพืชในกลุ่ม auxin จะช่วยยับยั้งยอดถั่วที่ปักชำมีจำนวนรากมากกว่าการไม่ใช้สารควบคุมการเจริญเติบโต (Control) การมีจำนวนรากมากกว่าทำให้สามารถดูดซับธาตุอาหารและน้ำได้ดีกว่า จึงเชื่อว่าจะมีความแข็งแรงและเจริญเติบโตได้ดีกว่าอีกด้วย

ความยาวราก

จากการศึกษาการใช้ฮอร์โมนเร่งรากในการปักชำยอดถั่วลิสงปรากฏว่า การไม่ใช้สารละลายฮอร์โมน (Control) ให้ความยาวรากสูงสุดเฉลี่ยคือ 5.09 ซม. ส่วนการใช้สารละลาย IBA 200 ppm. (วิธีการที่ 9) ให้ความยาวรากเฉลี่ยคือ 5.04 ซม. (ตารางที่ 1) จากการวิเคราะห์ผลทางสถิติพบว่าทั้งสองวิธีการนี้ไม่มีความแตกต่างกันและก็ไม่มีความแตกต่างจากวิธีการที่ใช้สารละลาย Seradix เบอร์ 2 (วิธีการที่ 3) และ Seradix เบอร์ 3 (วิธีการที่ 4) ซึ่งให้ความยาวรากเฉลี่ย 4.49 และ 4.39 ซม. ตาม

ลำดับ และ 2 วิธีการที่กล่าวมาแล้วนี้ก็ไม่มีความแตกต่างจากวิธีการใช้สารละลาย Seradix เบอร์ 1 (วิธีการที่ 2), IBA 100 ppm. (วิธีการที่ 8) และ NAA 100 ppm. (วิธีการที่ 5) ซึ่งให้ผลความยาวรากเฉลี่ย 4.10, 4.08 และ 3.97 ซม. ตามลำดับ และการใช้สารละลาย NAA 300 ppm. (วิธีการที่ 7) และ NAA 200 ppm. (วิธีการที่ 6) ให้ผลความยาวรากเฉลี่ยต่ำสุดคือ 3.58 และ 3.38 ซม. ตามลำดับ ซึ่ง 2 วิธีการนี้ไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติเช่นกันด้วย



ตารางที่ 1 แสดงจำนวนราก และความยาวรากเฉลี่ย ของยอดถั่วลิสงในการศึกษาการ
ใช้สารละลายฮอร์โมนการปักชำ

วิธีการ	จำนวนราก (หน่วย)	ความยาวราก (ซม.)
1. Control	20.75 de	5.09 a
2. Seradix เบอร์ 1	21.28 de	4.10 bc
3. Seradix เบอร์ 2	20.06 e	4.49 ab
4. Seradix เบอร์ 3	24.01 cd	4.39 ab
5. NAA 100 ppm.	26.67 bc	3.97 bc
6. NAA 200 ppm.	28.87 b	3.38 c
7. NAA 300 ppm.	27.03 bc	3.59 c
8. IBA 100 ppm.	26.15 bc	4.08 bc
9. IBA 200 ppm.	32.18 a	5.04 a
10. IBA 300 ppm.	25.24 c	3.79 bc

ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับ
5% โดยวิธี DMRT (Duncan's multiple range test)

ตารางที่ 2 วิเคราะห์ผลทางสถิติจำนวนรากของยอดถั่วลิสงเฉลี่ย

SOV	d.f	SS	M.S	F.
Replication	6	142.72	23.79	2.56*
Treatment	9	921.05	102.34	11.00**
Error	54	502.33	9.30	
Total	69	1566.09		

CV.(%) 12.1

LSD.(0.05) 3.29

ตารางที่ 3 วิเคราะห์ผลทางสถิติความยาวรากของยอดถั่วลิสงเฉลี่ย

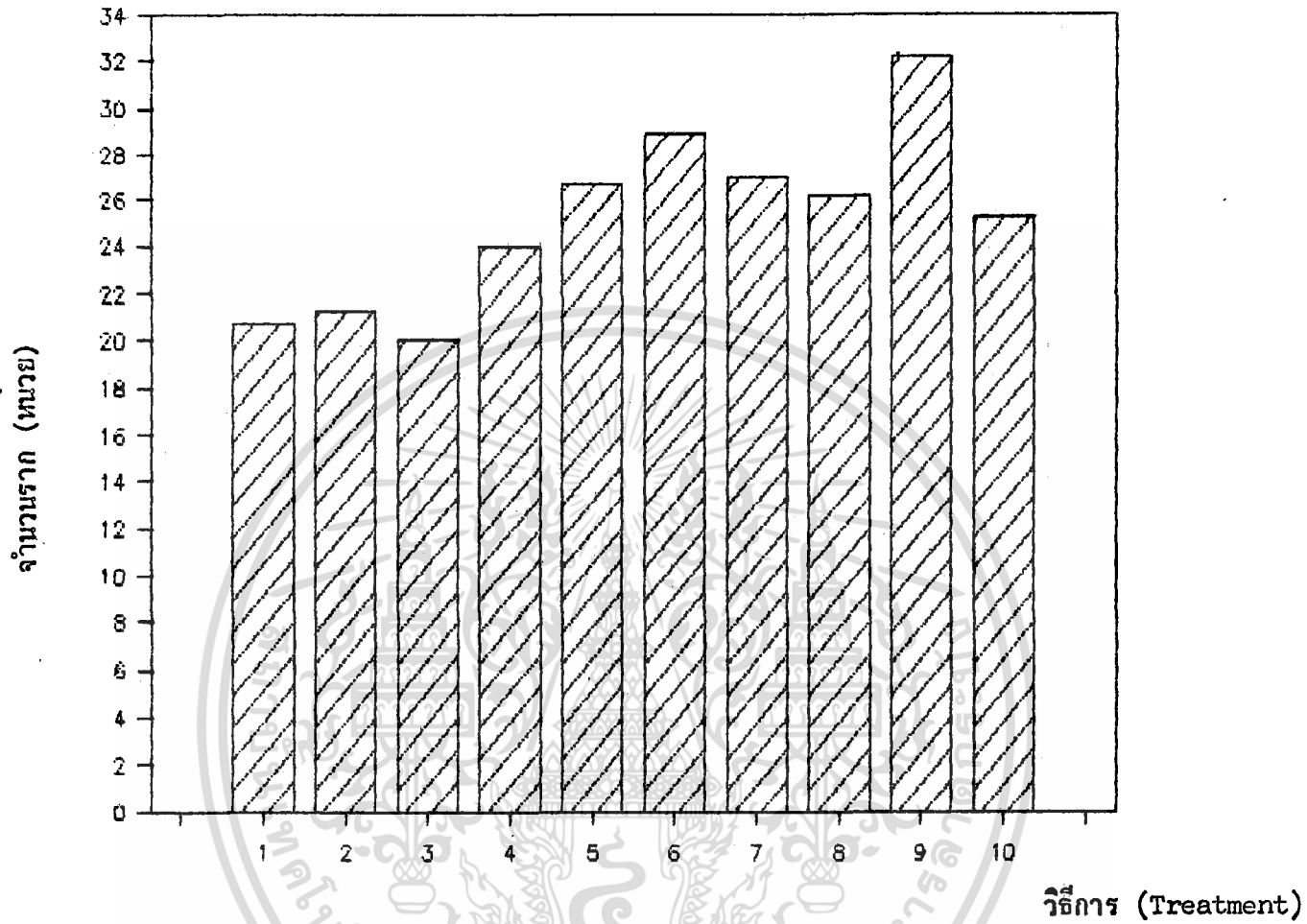
SOV	d.f	SS	M.S	F.
Replication	6	7.78	1.30	3.45**
Treatment	9	20.26	2.25	6.00**
Error	54	20.27	0.38	
Total	69	48.31		

CV.(%) 14.6

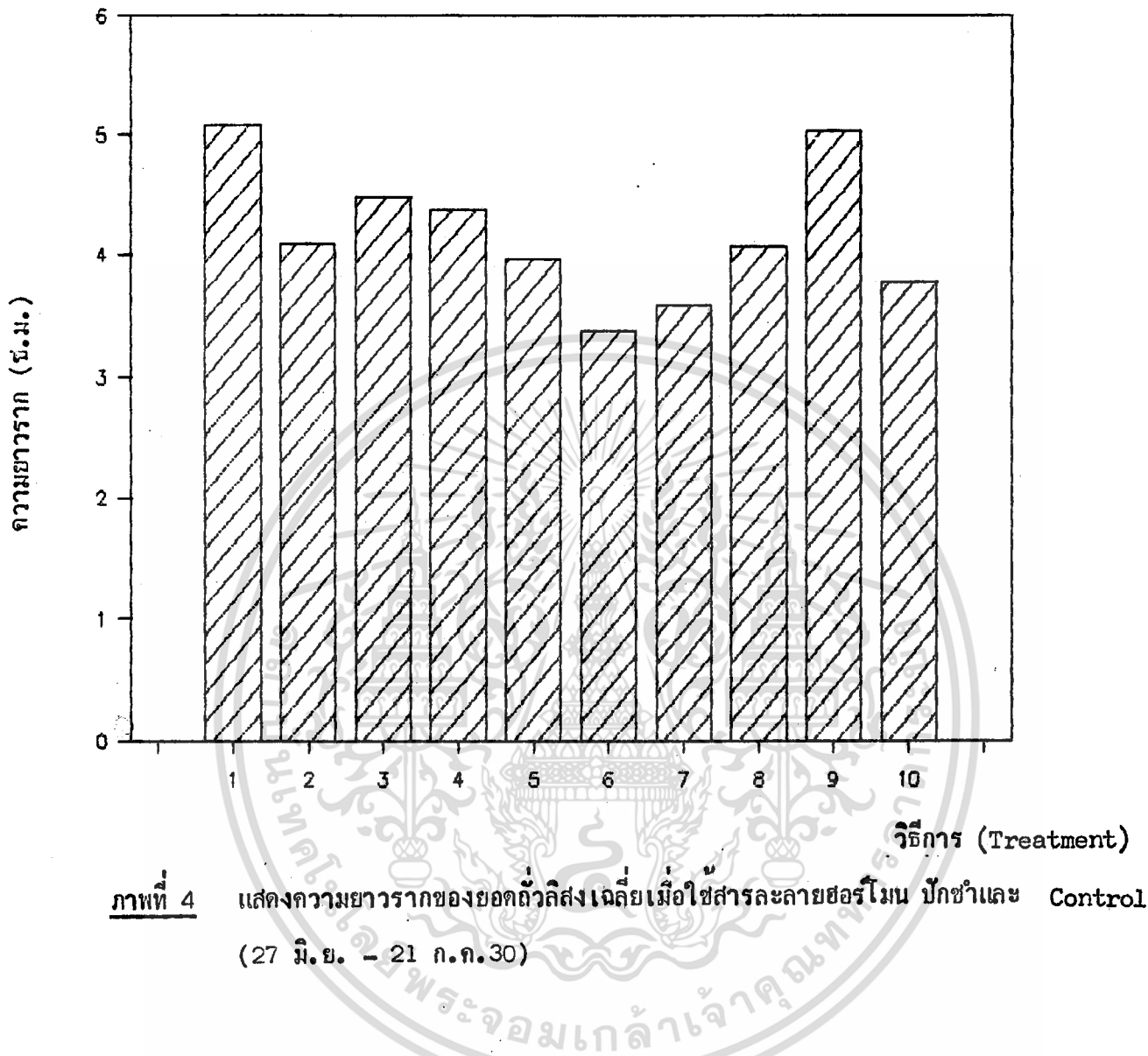
LSD.(0.05) 0.66



13610



ภาพที่ 3 แสดงจำนวนรากของยอดถั่วลิสงเฉลี่ยเมื่อใช้สารละลายยอร์โมน ปักชำและ Control (27 มิ.ย. - 21 ก.ค.30)



ภาพที่ 4 แสดงความยวรากของยอคตั่วลิสงเฉลี่ยเมื่อใช้สารละลายฮอโมน บักขำและ Control (27 มิ.ย. - 21 ก.ค.30)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วิจารณ์ผลการทดลอง

จากการตรวจผลหลังจากปักชำได้ 15, 20 และ 25 วัน (ตารางภาคผนวกที่ 1) พบว่าจำนวนรากที่งอกเหมือนกันคือ การงอกใช้ฮอร์โมน IBA 200 ppm. จะให้จำนวนรากเฉลี่ยมากกว่าทุกวิธี และการไม่ใช้สารละลายฮอร์โมน (Control) ยังให้ผลไม่แน่นอน แต่ก็มีความหวังว่าการไม่ใช้สารละลายฮอร์โมนให้จำนวนรากเฉลี่ยน้อยกว่าการงอกใช้ฮอร์โมน ส่วนความยาวรากพบว่า (ตารางภาคผนวกที่ 3) ยังให้ผลไม่แน่นอนเช่นเดียวกันเมื่อตรวจผลในระยะ 15 วัน และ 20 วัน แต่ก็มีแนวโน้มว่าการไม่ใช้ฮอร์โมนจะให้ความยาวรากเฉลี่ยสูงกว่าการงอกใช้ฮอร์โมน ทั้งนี้อาจเป็นเพราะว่าฮอร์โมนที่ใช้นั้นในระยะแรกอาจยับยั้งการเจริญเติบโตแต่หลังจากการวัดผลครั้งสุดท้ายเมื่อ 25 วัน การงอกใช้ฮอร์โมน IBA 200 ppm. ให้ความยาวรากสูงสุด

จากการศึกษาได้ทำการทดลองในโรงเรือนพลาสติก (plastic greenhouse) ซึ่งสามารถควบคุมความชื้นได้ดี จึงหาข้อดีข้อด้อยที่ใช้ในการปักชำออกรากได้เร็วถึงแม้ว่าจะไม่ใช้ฮอร์โมนก็ตาม แต่การงอกใช้ฮอร์โมนจะช่วยให้เกิดจำนวนรากและความยาวรากที่เพียงพอในการย้ายปลูกลงได้เร็ว ซึ่งจำนวนรากที่ได้นั้นก็เพียงพอในการตั้งต้นหลังจากที่ทำการย้ายลงแปลงปลูกแล้ว

อย่างไรก็ตาม ในด้านการส่งเสริมให้มีการใช้ข้อดีข้อด้อยที่ช่วยในการขยายพันธุ์แทนการใช้เมล็ดนั้น การปักชำโดยไม่ต้องใช้ฮอร์โมนช่วยก็สามารถที่จะแนะนำไปใช้ได้ แต่ต้องการปักชำในโรงเรือนพลาสติกซึ่งต้องการความดูแลในเรื่องอุณหภูมิและความชื้นเป็นอย่างดีตลอดระยะเวลาในการปักชำ เพียงแต่ว่าจำนวนรากที่เพียงพอในการย้ายปลูกลงนั้นจะเกิดช้ากว่าข้อดีข้อด้อยที่ฮอร์โมนช่วยได้ ซึ่งการงอกใช้ฮอร์โมนในการปักชำข้อดีข้อด้อยดังกล่าว จะช่วยแก้ปัญหาการขาดแคลนเมล็ดพันธุ์ได้ และยังรักษาสายพันธุ์ที่ดีของกล้วยไม้ไว้ได้

สรุปผลการทดลอง

การศึกษากาารำซ้ฮอร์โมนในการปักชำยอดถั่วลิสงพบว่า การำซ้สารละลายฮอร์โมนเข้าช่วยในการปักชำยอดถั่วลิสงนั้นจะทาำห้ำยอดถั่วลิสงมีจำนวนรากเฉลี่ยสูงสุดคือ การำซ้ IBA ความเข้มข้น 200 ppm. ำให้จำนวนรากเฉลี่ย 32.18 ราก ส่วนการำซ้สารละลายฮอร์โมนนั้นำให้จำนวนรากเฉลี่ย 20.75 ราก ซึ่งจะเห็นได้ว่าการำซ้สารละลายฮอร์โมนช่วยในการปักชำยอดถั่วลิสงนั้นำให้จำนวนรากมากกว่าการำซ้ฮอร์โมน แต่การำซ้สารละลายฮอร์โมนำให้ความยาวรากเฉลี่ย 5.09 ซม. ซึ่งำให้ความยาวรากสูงสุดไม่แตกต่างกับการำซ้สารละลายฮอร์โมน IBA 200 ppm. ซึ่งำให้ความยาวรากเฉลี่ย 5.04 ซม.

จะเห็นได้ว่าการำซ้ฮอร์โมนในการปักชำยอดถั่วลิสงนั้นช่วยเพิ่มจำนวนรากำให้มากขึ้นรวมทั้งำให้ความยาวรากด้วย แต่การำซ้ฮอร์โมนในการปักชำยอดถั่วลิสงก็สามารถออกรากได้ดี แต่ไม่ได้เพิ่มจำนวนรากเท่ากับการำซ้ฮอร์โมน



เอกสารอ้างอิง

- ชลอ นาควิสุทธิ์. 2524. การศึกษาเปรียบเทียบการออกรากของกิ่งปักชำไทรจีนิบแลม โดยวิธีฮอร์โมน TBA ที่มีความเข้มข้นต่างๆ กัน ในเรือนโรงพลาสติก ปัญหาพิเศษปริญญาตรี ภาคเทคโนโลยีการผลิตพืช สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพฯ
- ทรงยศ ดันดีพัฒน์. 2529. พืชน้ำมัน ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตพืช คณะเทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพฯ
- เทอด เจริญวัฒนา. 2517. อิทธิพลของปูนขาวที่มีต่อผลผลิตของถั่วลิสง แก่นเกษตร 2 (7): 33-34
- ธงชัย สุวัฒน์เมฆินทร์. 2525. การขยายพันธุ์พืช หน่วยศึกษานิเทศก์ กรมอาชีวศึกษา กระทรวงศึกษาธิการ กรุงเทพฯ
- นิคม วัชรพัฒน์ชัย และ ม.ล.จารุพันธ์ ทองแถม. 2522. การขยายพันธุ์ไทรใบยาว (*Ficus maclellandii*) โดยการปักชำ ปัญหาพิเศษปริญญาตรี ภาควิชาพืชสวนคณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ
- นรินทร์ ทองศิริ และคณะ. 2528. พรรณพฤษก์ วิทยาลัยเกษตรกรรมบางพระชลบุรี
- บัณฑูรย์ สมจิตต์. 2524. การศึกษาวัตถุประสงค์ปักชำที่เหมาะสมต่อการงอกรากของไทรจีนิบแลม ในเรือนโรงพลาสติก ปัญหาพิเศษปริญญาตรี ภาคเทคโนโลยีการผลิตพืช สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพฯ
- ปิฎกษะ บุญนาค. 2511. ไม้ดอกไม้ประดับ ห้างหุ้นส่วนจำกัด เกษมบรรณกิจ กรุงเทพฯ
2499. การทดลองปักชำกิ่งกุหลาบใน Mediumd ชนิดต่างๆ วิทยานิพนธ์ปริญญาตรี คณะกสิกรรมและสัตวบาล มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ
- ประสงค์ ราชตนพันธ์. 2510. การหาวัตถุประสงค์ที่เหมาะสมในการปักชำสนแพง วิทยานิพนธ์ปริญญาตรี คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ
- ประทีป มีศิลป์. 2526. การศึกษาผลของความเข้มข้นของ IBA และ NAA ต่อการออกรากของกิ่งปักชำองุ่นในกะบะเพาะชำ ปัญหาพิเศษ ปริญญาตรี ภาคเทคโนโลยีการผลิตพืช สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพฯ

- พิเชษฐ์ สัมปรัญญะ. 2524. ตลาดถั่วลิสงในต่างประเทศ รายงานการสัมมนาเชิงปฏิบัติการ เรื่องการวิจัยถั่วลิสง 28-30 ตุลาคม 2524 ณ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น
- พิมพ์ใจ สุรินทร์เสรี. 2525 ผลของ IBA และ NIA ที่มีต่อการออกรากของกิ่งตัดชำส้มเขียวหวาน ปัญหาพิเศษปริญญาตรี คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ
- พรทิพย์ สุนทร และ สัจจา บรรจงศิริ. 2530. การศึกษาผลของการใช้สาร IBA, NAA และ IBA+NAA ในระดับความเข้มข้นที่ต่างกันต่อการออกรากของกิ่งตัดชำมะลิลา ในแปลงพ่นหมอก ปัญหาพิเศษ ปริญญาตรี ภาคเทคโนโลยีการผลิตพืช สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพฯ
- มนตรี ✓ ชาตะศิริ. 2511 การเปรียบเทียบการใช้ฮอร์โมน IBA ความเข้มข้นต่างๆ ในการตัดชำสนประดิพัทธ์ วิทยานิพนธ์ ปริญญาตรี คณะเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ
- วันพี พัฒลาภุ. 2528. การศึกษาผลของความเข้มข้นของ IBA และ NAA ต่อการออกรากของกิ่งปักชำมะลิลาในกระบะเพาะชำ ปัญหาพิเศษ ปริญญาตรี ภาคเทคโนโลยี สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพฯ
- วสุ สันติมิตร. 2527. อิทธิพลของการตัดเลือกพันธุ์ วันบลูก อายุเก็บเกี่ยว และปุ๋ย หินฟอสเฟตที่มีต่อเบอร์ เซนต์ เมล็ดลิบในถั่วลิสง เมล็ดโรด วิทยานิพนธ์สาขาพืชศาสตร์ บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยขอนแก่น
- สุธี มหาสุวรงค์. 2515. การใช้ Naphthalene acetic acid (NAA) ในการปักชำกุหลาบพันธุ์ Rosa multiflora ในแปลงปักชำดินเหนียวกลางแจ้ง วิทยานิพนธ์ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ
- ระวี ภัคติกุลสัมพันธ์. 2520. คำบรรยายการอบรมการทำสวนผลไม้ สหพรหมการพิมพ์ ระยอง
- สนั่น ✓ ขำเลิศ. 2523. หลักวิธีการขยายพันธุ์พืชภาควิชาพืชสวน คณะเกษตรศาสตร์ บางเขน กรุงเทพฯ

- สมัย เมืองทอง. 2526. การศึกษาวัดปลูกพืชที่เหมาะสมต่อภาวะออกของโกลสนมหาราช
ในเรือนโรงพลาสติก ปัญหาพิเศษ ปริญญาตรี ภาคเทคโนโลยีการผลิตพืช สถาบัน
 เทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพฯ
- ศิรัญ หิรัญประดิษฐ์. 2519. วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร ปีที่ 9 หน้า 66-77 กรุงเทพฯ
- อานาย ทองดี. 2511. เบ็ดเตล็ดดกสิกรรม เรื่อง ถั่วลิสงเมล็ดลีบ กสิกร 4(3):288-289
- อานาย ทองดี และ วุฒิสักดิ์ พรพรหมประทาน. 2524. การค้นคว้าวิจัยถั่วลิสงของกรม
วิชาการเกษตร ด้านการปรับปรุงพันธุ์และการเขตกรรม รายงานสัมมนาเชิงปฏิบัติ
 การเรื่อง การวิจัยถั่วลิสง 28-30 ตุลาคม 2524 ณ คณะเกษตรศาสตร์ มหา
 วิทยาลัยเชียงใหม่

- Avery, G.S.; and E.E.Johnson. 1947. Hormone and Horticulture
 New York : Mc Graw-Hill Book, CO, INC.
- Audus, L.J.1953. Plant Growth Substances. New York :
 Interscience Publishers, Inc. 465 P.
- Bunting, A.H. 1955. A classification of Cultivated groundnuts.
 Emp. J. Exp. Agric. 23:158-170
- Grace, N.H. 1937. Physiologic curue of Response to Phytohormone
by Seeds, Growing Plant, Cuttings and Lower Plant Forms
 Canada : J. Res. C. 15:538-548
- Gregory, W.C., W. Smith, and J, Yarbrough. 1951. Morphology
genetics and breeding. In the Peanut : The Unpredictable
 Legume. Natl. Fertilizer Assoc. Washington, D.C.
- Hartmann, H.T. and D.E Kester. 1961. Plant propagation principles
and pracitcesd. Englewood Cliffs, N.J: Prentice-Hall,
 Inc. 599 P.
- H., E.E. Jacob. 1956. California Agriculture Extension Service.
 California: Circular. Nov. 101

- Honma., S. and N.S Mansour. 1964. Use of antibiotic in asexual propagation of cauliflower. Plant Dis. Repr. 48:623-4 (Hort. Abs. 1965. 35-102)
- Klein, I. 1941. House Plant. Floriculture Specialist. The Ohio State University, Bull 132. of the Agri. Collage Ext. Serv, P. 14-15.
- Leopold, A.C. 1955. Auxin and Plant Growth. University of California Press, Berkeley and Los Angeles.
- Nieuwhof, M. 1958. Vegetative maintenance and propagation of couliflower. (Dutch Summary 7 lines) Euphytica 7:170-8
1969. Cold Crops London, Reonard Hill: 353 P
- Sitar, J. 1957. Vegetative propagation of brassicas. (Russian, English and German Summeries 3/4 P. each) Sborn. esl. Akad. Zemed. Ved, Rostl Vyroba, 30:1141-60 (Hort.Abs. 1958 28:226)
- Went, F.W. 1935. Hormones involved in root formation. Proc. 6th Int. Bot. Cong., 2:267-269

ภาคผนวก

ตารางผนวกที่ 1 แสดงจำนวนรากเฉลี่ยเมื่อ 15 วัน, 20 วัน และ 25 วัน

Treatment	15 วัน (หน่วย)	20 วัน (หน่วย)	25 วัน (หน่วย)
1. Control	18.32 d	16.50 e	27.43 cd
2. Seradix เบอร์ 1	18.71 cd	16.43 e	28.71 cd
3. Seradix เบอร์ 2	18.79 cd	17.79 de	23.61 d
4. Seradix เบอร์ 3	21.54 bcd	21.29 cd	29.21 cd
5. NAA 100 ppm.	25.89 ab	22.00 cd	32.11 bc
6. NAA 200 ppm.	27.14 ab	23.87 bc	35.61 ab
7. NAA 300 ppm.	23.61 abcd	28.57 a	28.93 cd
8. IBA 100 ppm.	21.64 bcd	27.09 ab	29.70 cd
9. IBA 200 ppm.	28.68 a	28.96 a	38.89 a
10. IBA 300 ppm.	25.57 abc	21.07 cd	29.07 cd

ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติระดับ 5% โดยวิธี DMRT (Duncan's multiple range test)

ตารางผนวกที่ 2 วิเคราะห์ผลทางสถิติของจำนวนรากของยอดถั่วลิสงเมื่อ 15 วัน

SOV	d.f	SS	MS	F
Replication	6	184.82	30.80	0.94 NS
Treatment	9	887.32	98.59	3.02**
Error	54	1760.66	32.60	
Total	69	2832.80		

CV.(%) 24.8 LSD.(0.05) 6.17

ตารางผนวกที่ 3 วิเคราะห์ผลทางสถิติของจำนวนรากของยอดถั่วลิสงเมื่อ 20 วัน

SOV	d.f	SS	MS	F
Replication	6	295.56	49.26	3.39**
Treatment	9	1401.37	155.71	10.37**
Error	54	783.64	14.51	
Total	69	2480.58		

CV.(%) 17.0 LSD.(0.05) 4.12

ตารางผนวกที่ 4 วิเคราะห์ผลทางสถิติของจำนวนรากของยอดถั่วลิสงเมื่อ 25 วัน

SOV	d.f	SS	MS	F
Replication	6	247.83	41.31	1.55 NS
Treatment	9	1160.09	128.90	4.85**
Error	54	1435.78	26.59	
Total	69	2843.69		

CV.(%) 17.0 LSD.(0.05) 5.57

ตารางผนวกที่ 5 แสดงความยาวรากเฉลี่ย

Treatment	15 วัน (ซม.)	20 วัน (ซม.)	25 วัน (ซม.)
1. Control	3.66 a	5.20 ab	6.40 a
2. Seradix เบอร์ 1	2.66 bcd	4.18 bc	5.46 abc
3. Seradix เบอร์ 2	2.80 abc	4.61 abc	6.06 ab
4. Seradix เบอร์ 3	2.23 cd	5.48 a	5.46 abc
5. NAA 100 ppm.	2.81 abc	3.84 c	5.27 abc
6. NAA 200 ppm.	1.76 d	4.22 bc	4.17 c
7. NAA 300 ppm.	2.20 cd	3.80 c	4.76 bc
8. IBA 100 ppm.	2.81 abc	4.59 abc	4.85 bc
9. IBA 200 ppm.	3.33 ab	5.12 ab	6.67 a
10. IBA 300 ppm.	2.57 bcd	4.40 abc	4.45 c

ค่าเฉลี่ยที่ตามด้วยอักษรที่เหมือนกันไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติระดับ 5%
โดยวิธี DMRT (Duncan's multiple range test)

ตารางผนวกที่ 6 วิเคราะห์ผลทางสถิติของความยาวรากเมื่อ 15 วัน

SOV	d.f	SS	MS	F
Replication	6	19.78	3.30	5.49**
Treatment	9	19.00	2.11	3.51**
Error	54	32.45		
Total	69	71.24		

CV.(%) 28.9 LSD.(0.05) 0.54

ตารางผนวกที่ 7 วิเคราะห์ผลทางสถิติของความยาวรากเมื่อ 20 วัน

SOV	d.f	SS	MS	F
Replication	6	30.21	5.03	4.90**
Treatment	9	20.70	2.30	2.24*
Error	54	55.53	1.03	
Total	69	106.44		

CV.(%) 22.3 LSD.(0.05) 1.10

ตารางผนวกที่ 8 วิเคราะห์ผลทางสถิติของความยาวรากเมื่อ 25 วัน

SOV	d.f	SS	MS	F
Replication	6	12.79	2.13	1.41 NS
Treatment	9	43.19	4.80	3.17 **
Error	54	81.84	1.52	
Total	69	137.81		

CV.(%) 23.00 LSD.(0.05) 1.33

ตารางผนวกที่ 9 แสดงอุณหภูมิและความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ยรายวันระหว่างปักชำ

วันที่ทำการทดลอง	Dry	Wet	ความชื้นสัมพัทธ์เฉลี่ย (%)
	อุณหภูมิ (°C)	อุณหภูมิ (°C)	
1	37	31	59
2	36	32	70
3	32	30	83
4	38	32	59
5	35	30	64
6	35	31	70
7	32	29	76
8	32	29	76
9	29	27	83
10	29	28	91
11	29	28	91
12	31	29	76
13	34	31	76
14	32	29	76
15	32	30	83
16	33	30	76
17	36	30	58
18	35	30	64
19	35	29	58
20	31	29	83
21	31	27	68
22	31	28	75
23	31	28	75
24	32	28	69
25	33	25	69
26	36	32	70
เฉลี่ย	33	29	73

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ 1 แสดงยอดกล้าที่ปักชำในถุงพลาสติกเมื่ออายุ 15 วัน



ภาพผนวกที่ 2 แสดงจำนวนรากและความยาวรากเมื่ออายุ 15 วัน

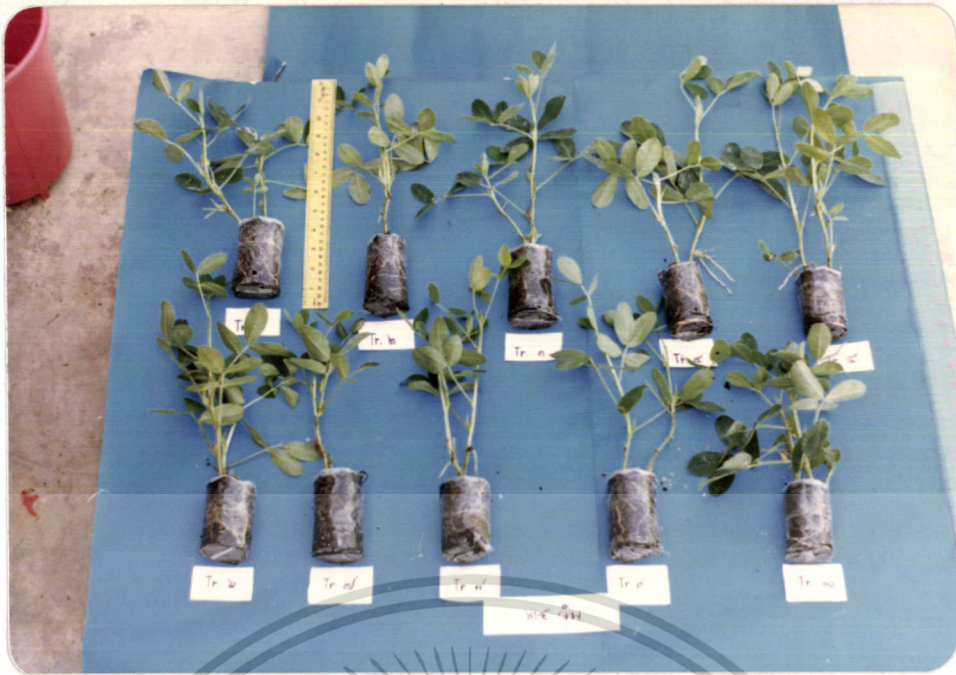


ภาพผนวกที่ 3 แสดงยอดกล้าที่ปักชำในถุงพลาสติกเมื่ออายุ 20 วัน



ภาพผนวกที่ 4 แสดงจำนวนรากและความยาวรากเมื่ออายุ 20 วัน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
 35
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ 5 แสดงยอดถั่วลิสงที่ปักชำในถุงพลาสติกเมื่อ 25 วัน



ภาพผนวกที่ 6 แสดงจำนวนรากและความยาวรากเมื่ออายุ 25 วัน