



13735

ปัญหาพิเศษปริญญาตรี
ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตพืช

เรื่อง

ผลของการตัดเปลือกหุ้มเมล็ด, การแช่น้ำและกรดจิบเบอเรลลิค
ต่อการงอกของเมล็ดหมากเขี้ยว

Effects of Scarification, Water and Gibberllic Acid
Pre - Soaking on Seed Germination of Macarthur Palm
(Ptychosperma macarthurii (H. Wendl.) Nichols)

โดย

นายสถาพร ศรีประเสริฐ

.....
อาจารย์วิรัตน์ ภูวิวัฒน์ ที่ปรึกษา



T100575

ภาควิชารับรองแล้ว

.....
(ผศ.ดร. อารมณ ศรีพิจิตร)

หัวหน้าภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตพืช

วันที่ 10 เดือนเมษายน พ.ศ. 2532

รฟ.
ศ 182 ผ
2532 ✓

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทคัดย่อ

การทดลองปฏิบัติต่อเมล็ดหมากเขียวโดยการตัดเปลือกหุ้มเมล็ด การแช่เมล็ดในน้ำนาน 72 ชั่วโมง และการแช่เมล็ดในกรดจิบเบอเรลลิกความเข้มข้น 500 และ 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง ก่อนนำเมล็ดไปเพาะปรากฏผลว่า การแช่เมล็ดในกรดจิบเบอเรลลิก ความเข้มข้น 500 และ 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง สามารถเร่งให้เมล็ดงอกได้เร็วขึ้นกว่าการเพาะโดยวิธีปกติและการแช่เมล็ดในน้ำนาน 72 ชั่วโมง ทั้งนี้ โดยการตัดเปลือกหุ้มเมล็ดร่วมกับการแช่เมล็ดในกรดจิบเบอเรลลิก ความเข้มข้น 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง จะให้ผลดีที่สุด



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

คำนิยม

ปัญหาพิเศษฉบับนี้สำเร็จลุล่วงลงได้ด้วยดี โดยความช่วยเหลือจากหลาย ๆ ท่าน โดยเฉพาะ อาจารย์วิรัตน์ ภูวิวัฒน์ ที่ได้ให้คำปรึกษา แนะนำ ตลอดจนเสนอแนะและได้แก้ไขข้อบกพร่องต่าง ๆ จึงขอขอบพระคุณอาจารย์เป็นอย่างสูงมา ณ โอกาสนี้

สถาพร ศรประเสริฐ

เมษายน 2532



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

(1)

สารบัญ

	หน้า
สารบัญตาราง	(2)
คำนำ	1
วัตถุประสงค์	2
การตรวจเอกสาร	3
อุปกรณ์และวิธีการ	5
ผลการทดลอง	7
สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง	11
เอกสารอ้างอิง	

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญตาราง

	หน้า
ตาราง แสดงผลของการตัดเปลือกหุ้มเมล็ด การแช่น้ำ และกรดจิบเบอเรลลิก ต่อเปอร์เซ็นต์ความงอก ของเมล็ดหมากเขี้ยว	10



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

คำนำ

หมากเขี้ยว (*Ptychosperma macarthurii* (H. Wendl.)

Nichols) เป็นพืชในวงศ์ปาล์ม (Family Arecaceae หรือ Palmae) ชนิดหนึ่งที่มีความสวยงาม และได้รับความนิยมในการปลูกประดับตกแต่งบริเวณอาคารสถานที่ต่าง ๆ ทั้งภายนอกและภายใน ปาล์มชนิดนี้มีถิ่นกำเนิดอยู่ในประเทศนิวกีนิ แต่มีผู้นำเข้ามาปลูกในประเทศไทยนานนับสิบปีมาแล้ว ลักษณะที่สำคัญของปาล์มชนิดนี้คือลำต้นพอมสูงมีข้อปล้องเห็นได้ชัด ลำต้นที่มีอายุน้อยจะมีสีเขียวเมื่อแก่สีน้ำตาลอมเขียว มีการแตกหน่อเป็นกอสูงประมาณ 10 - 20 ฟุต ใบเป็นแบบใบขนนก มีก้านทางใบยาว 1 - 1 1/2 ฟุต โคนก้านทางใบเป็นกาบหุ้มลำต้นไว้แบบกาบมะพร้าว ตัวใบยาว 4 ฟุต มีใบย่อย 40 ใบ หรือมากกว่า ใบอ่อนสีเขียวแก่โตใบสีเขียวอ่อนปลายใบย่อยเป็นรูปใบแหลม ช่อดอกลักษณะแบบจันทน์หมากทั่ว ๆ ไป ดอกเล็กสีเหลืองอมเขียวและขาวนวล ผลกลมเล็ก ผลอ่อนสีเขียวอ่อน ผลสุกแก่สีแดงสด โดยทั่วไปนิยมขยายพันธุ์ด้วยวิธีการเพาะเมล็ด เนื่องจากเมล็ดหาได้ง่าย เมล็ดมีจำนวนมาก ต้นที่ได้จากการเพาะเมล็ดมีรูปทรงสวยงามและเจริญเติบโตเร็ว ซึ่งปกติเมล็ดหมากเขี้ยวจะมีอายุการงอกประมาณ 60 วัน

การทดลองครั้งนี้ได้ทำการปฏิบัติต่อเมล็ดหมากเขี้ยวด้วยวิธีการต่าง ๆ คือ การตัดเปลือกหุ้มเมล็ด การแช่เมล็ดในน้ำและการแช่เมล็ดในกรดจิบเบอเรลลิก ความเข้มข้น 500 และ 1,000 ppm ก่อนนำเมล็ดไปเพาะ เพื่อเปรียบเทียบผลของการปฏิบัติด้วยวิธีการต่าง ๆ ดังกล่าวต่อการเร่งการงอกของเมล็ดหมากเขี้ยว ซึ่งจะทำให้ทราบถึงวิธีการปฏิบัติต่อเมล็ดที่เหมาะสมในการเพาะเมล็ดหมากเขี้ยว และยังเป็นแนวทางในการปฏิบัติต่อเมล็ดปาล์มชนิดอื่น ๆ ต่อไปอีกด้วย

วัตถุประสงค์

1. เพื่อเปรียบเทียบผลของการตัดเปลือกหุ้มเมล็ด, การแช่น้ำและการแช่กรดจิบเบอเรลลิก ความเข้มข้น 500 และ 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง ต่อการงอกของเมล็ดหมากเขียว

2. เพื่อเป็นแนวทางในการปฏิบัติสำหรับการเพาะเมล็ดหมากเขียวและเมล็ดปาล์มชนิดอื่น ๆ ต่อไป



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การตรวจเอกสาร

ปาล์มเป็นพืชพวกใบเลี้ยงเดี่ยว (Monocotyledon) จัดอยู่ในอันดับ (Order) Arecales วงศ์ (Family) Arecaceae หรือ Palmae ซึ่งเป็นวงศ์ที่ใหญ่วงศ์หนึ่งเพราะมีพันธุ์ไม้ต่าง ๆ อยู่มากกว่า 4,000 ชนิด

หมากเขียวเป็นพันธุ์ไม้ชนิดหนึ่งที่อยู่ในวงศ์นี้ ปาล์มชนิดนี้มีถิ่นกำเนิดอยู่ในประเทศนิวคินี มีชื่อสามัญว่า Macarthur palm และมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Ptychosperma macarthuri* (H. Wendl.) Nichols หมากเขียวเป็นปาล์มที่มีลักษณะลำต้นแตกเป็นกอ สูงประมาณ 10 - 20 ฟุต มีข้อเห็นได้ชัดเจน ลำต้นพอมสูง ลำต้นที่มีอายุน้อยจะมีสีเขียว เมื่อแก่จะมีสีน้ำตาลอมเขียว ลักษณะใบเป็นแบบใบขนนก มีก้านทางใบยาว 1 - 1 1/2 ฟุต โคนก้านทางใบเป็นกาบห่อหุ้มลำต้นไว้ ใบยาวประมาณ 4 ฟุต มีใบย่อยยาวประมาณ 10 - 15 นิ้ว กว้าง 3 นิ้ว ปลายใบแหลม และมีใบย่อยประมาณ 40 คู่ ช่อดอกออกระหว่างกาบใบ ดอกมีสีเหลืองอมเขียวและขาวนวล ผลมีลักษณะกลม ขนาดเล็ก ผลอ่อนมีสีเขียวอ่อน เมื่อผลแก่สุกจะมีสีแดง การขยายพันธุ์หมากเขียวปกติกระทำโดยวิธีการเพาะเมล็ด ไม่นิยมการแยกหน่อ ซึ่งเมล็ดหมากเขียวจะใช้เวลาในการงอกประมาณ 60 วัน (ปิฎกะ, 2524)

ปัญหาสำคัญประการหนึ่งในการขยายพันธุ์ปาล์มด้วยวิธีการเพาะเมล็ดคือ เมล็ดปาล์มส่วนใหญ่จะใช้เวลาในการงอกค่อนข้างนาน บางชนิดใช้เวลาเป็นเดือนหรือหลายเดือน และบางชนิดใช้เวลาเป็นปี (ปิฎกะ, 2524; Purseglove, 1972) สาเหตุที่ทำให้เมล็ดปาล์มใช้เวลาในการงอกค่อนข้างนานสาเหตุหนึ่งก็คือ เมล็ดปาล์มส่วนใหญ่มีเปลือกหุ้มเมล็ดหนาและแข็ง อย่างไรก็ตามเราสามารถใช่วิธีการปฏิบัติต่อเมล็ดเพื่อให้เมล็ดงอกเร็วขึ้นได้หลายวิธี เช่น การตัดหรือเจาะเมล็ด การแช่น้ำ (ปิฎกะ, 2524) และการใช้สารเคมี (สัมพันธ, 2529) การตัดหรือเจาะเมล็ดจะทำให้เปลือกหุ้มเมล็ดถูกทำลาย ซึ่งจะมีผลให้น้ำและอากาศสามารถเคลื่อนผ่านเข้าไปในเมล็ดได้สะดวกและรวดเร็ว

ขึ้น (สัมพันธุ์, 2529) การแช่เมล็ดในน้ำจะทำให้เปลือกหุ้มเมล็ดอ่อนตัวลง น้ำสามารถซึมผ่านเข้าสู่เมล็ดได้มากขึ้น และคัพภะที่อยู่ภายในสามารถเจริญผ่านเปลือกหุ้มเมล็ดได้ง่ายขึ้น (สนั่น, 2522) สำหรับการใช้สารเคมีในการกระตุ้นหรือเร่งการงอกของเมล็ดพบว่า สารเคมีบางชนิด เช่น กรดจิบเบอเรลลิก สามารถเร่งการงอกของเมล็ดพืชได้หลายชนิด รวมทั้งเมล็ดปาล์มบางชนิด (Fagan et al, 1981; Stimart, 1981; Holloway, 1987; Nagao et al, 1980)

ในการศึกษาทดลองเพื่อหาวิธีการที่จะเร่งการงอกของเมล็ดปาล์มชนิดต่าง ๆ ที่ผ่านมามีปรากฏว่า การเร่งการงอกของเมล็ดปาล์มสามารถกระทำได้ทั้งโดยการใช้วิธีการปฏิบัติวิธีใดวิธีหนึ่งเพียงวิธีเดียวหรือใช้วิธีปฏิบัติหลายวิธีร่วมกัน เช่น การเร่งการงอกของเมล็ด Alexandra palm (Archontophoenix alexandrae) โดยการแช่น้ำที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 - 72 ชั่วโมง (Nagao and Sakai, 1979) การเร่งการงอกของเมล็ด Copernicia cerifera (Mart) โดยการแช่น้ำที่อุณหภูมิ 38 - 42 องศาเซลเซียส เป็นเวลานาน 7 วัน (Ree, 1963) การเร่งการงอกของเมล็ด Sabal palmetto และ Serenoa repens โดยการแช่น้ำที่อุณหภูมิ 35 - 45 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 7 วัน (Carpenter, 1987) การเร่งการงอกของเมล็ด Acrocomia sclerocarpa และ Astrocaryum mexicanum โดยการแช่นาน 2 - 3 สัปดาห์ แล้วนำมาตัดเปลือกหุ้มเมล็ด แช่ในน้ำร้อนที่อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส นาน 3 นาที (Loomis, 1958) และการเร่งการงอกของเมล็ด Alexandra palm และ Macarthur palm (Ptychosperma macarthuri (H. Wendl.) Nichols) โดยการตัดเปลือกหุ้มเมล็ด และแช่ในกรดจิบเบอเรลลิก ความเข้มข้น 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง (Nagao et al, 1980)

อุปกรณ์และวิธีการ

อุปกรณ์

1. เมล็ดหมากเขียว จำนวน 800 เมล็ด
2. ภาชนะดินเผา จำนวน 32 ภาชนะ
3. วัสดุเพาะ (ทราย, ขุยมะพร้าว, ถ่านแกลบ อัตราส่วน 1 : 1 : 1)
4. กรดจิบเบอแรลลิก ความเข้มข้น 500 และ 1,000 ppm
5. ถุงพลาสติกและแผ่นป้ายพลาสติก
6. อุปกรณ์ให้น้ำ
7. อุปกรณ์ฉีดพ่นสารเคมี
8. สารป้องกันและกำจัดเชื้อรา
9. อุปกรณ์สำหรับการบันทึกผล

วิธีการ

1. รวบรวมเมล็ดที่จะใช้ในการทดลอง จำนวน 800 เมล็ด นำเมล็ดทั้งหมดมาลอกเปลือกออกจนเหลือเปลือกหุ้มเมล็ดชั้นในสุด ล้างให้สะอาดและนำเมล็ดที่ได้ไปดำเนินการตามแผนการทดลอง

2. วางแผนการทดลองแบบ Randomized Complete Block Design มี 8 วิธีการ 4 ซ้ำ แต่ละวิธีการใช้เมล็ดจำนวน 25 เมล็ด โดยมีวิธีการต่าง ๆ ดังนี้

- วิธีการที่ 1 นำเมล็ดไปเพาะทันที
- วิธีการที่ 2 ตัดเปลือกหุ้มเมล็ดชั้นใน แล้วจึงนำไปเพาะ
- วิธีการที่ 3 นำเมล็ดไปแช่น้ำนาน 72 ชั่วโมง แล้วจึงนำไปเพาะ
- วิธีการที่ 4 ตัดเปลือกหุ้มเมล็ดชั้นใน แช่น้ำนาน 72 ชั่วโมง แล้วจึงนำไปเพาะ
- วิธีการที่ 5 นำเมล็ดไปแช่กรดจิบเบอแรลลิก ความเข้มข้น 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง แล้วจึงนำไปเพาะ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วิธีการที่ 6 ตัดเปลือกหุ้มเมล็ดขึ้นใน แห่กรดจิบเบอเรลลิก ความเข้มข้น 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง แล้วจึงนำไปเพาะ

วิธีการที่ 7 นำเมล็ดไปแห่กรดจิบเบอเรลลิก ความเข้มข้น 500 ppm นาน 72 ชั่วโมง แล้วจึงนำไปเพาะ

วิธีการที่ 8 ตัดเปลือกหุ้มเมล็ดขึ้นใน แห่กรดจิบเบอเรลลิก ความเข้มข้น 500 ppm นาน 72 ชั่วโมง แล้วจึงนำไปเพาะ

3. นำเมล็ดที่ได้กระทำตามแผนการทดลองต่าง ๆ ดังกล่าวข้างต้นไปเพาะในกระถางดินเผาที่บรรจุวัสดุเพาะไว้แล้ว รดน้ำให้ชุ่ม และคลุมปิดด้วยถุงพลาสติก

4. รดน้ำให้ชุ่มอยู่เสมอ และฉีดยาป้องกันและกำจัดเชื้อราเป็นครั้งคราว ตามความจำเป็น

5. ตรวจนับผลการงอกของเมล็ดทุกสัปดาห์ โดยนับจำนวนยอดของต้นกล้าที่โผล่พ้นวัสดุเพาะขึ้นมาประมาณ 1 เซนติเมตร

6. นำผลที่ได้ไปหาเปอร์เซ็นต์ความงอก และวิเคราะห์ผลทางสถิติ

ระยะเวลาทำการทดลอง

เริ่มทำการทดลองวันที่ 7 กรกฎาคม 2531

สิ้นสุดการทดลองวันที่ 3 พฤศจิกายน 2531

สถานที่ทำการทดลอง

คณะเทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้า เจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพมหานคร

ผลการทดลอง

จากการทดลองตัดเปลือกหุ้มเมล็ด การแช่น้ำและกรดจิบเบอเรลลิก เพื่อศึกษาผลต่อการงอกของเมล็ดหมากเขี้ยว ปรากฏผลว่าเมล็ดเริ่มมีการงอกขึ้นในสัปดาห์ที่ 5 โดยมีรายละเอียดดังนี้

ในสัปดาห์ที่ 5 พบว่า วิธีการที่ 6 มีเปอร์เซ็นต์ความงอกสูงสุดเท่ากับ 9 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือ วิธีการที่ 5 (6 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 8 (5 เปอร์เซ็นต์) และวิธีการที่ 7 (4 เปอร์เซ็นต์) ตามลำดับ สำหรับวิธีการที่ 1, 2, 3 และ 4 ยังไม่มีการงอก เมื่อนำมาวิเคราะห์ทางสถิติพบว่า วิธีการที่ 5, 6, 7 และ 8 ไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ วิธีการที่ 6 แตกต่างจากวิธีการที่ 1, 2, 3 และ 4 อย่างมีนัยสำคัญยิ่ง ส่วนวิธีการที่ 5 และ 8 มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญกับวิธีการที่ 1, 2, 3 และ 4 ในขณะที่วิธีการที่ 7 ไม่มีความแตกต่างทางสถิติกับวิธีการที่ 1, 2, 3 และ 4

ในสัปดาห์ที่ 6 พบว่า วิธีการที่ 6 มีเปอร์เซ็นต์ความงอกสูงสุดเท่ากับ 21 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือ วิธีการที่ 8 (14 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 7 (11 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 5 (9 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 4 (7 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 1 และ 2 (6 เปอร์เซ็นต์) และวิธีการที่ 3 (2 เปอร์เซ็นต์) ตามลำดับ เมื่อนำมาวิเคราะห์ทางสถิติพบว่า วิธีการที่ 6 ไม่มีความแตกต่างทางสถิติกับวิธีการที่ 7 และ 8 แต่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญกับวิธีการที่ 1, 2, 4 และ 5 และมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญยิ่งกับวิธีการที่ 3 วิธีการที่ 8 ไม่มีความแตกต่างกับวิธีการที่ 1, 2, 4, 5 และ 7 แต่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญกับวิธีการที่ 3 สำหรับวิธีการที่ 1, 2, 3, 4, 5 และ 7 ไม่แตกต่างกันทางสถิติ

ในสัปดาห์ที่ 7 พบว่า วิธีการที่ 6 มีเปอร์เซ็นต์ความงอกสูงสุดเท่ากับ 26 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือ วิธีการที่ 2 และ 5 (21 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 7 (20 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 8 (17 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 1 และ 4 (16 เปอร์เซ็นต์) และวิธีการที่ 3 (8 เปอร์เซ็นต์) ตามลำดับ เมื่อนำมาวิเคราะห์ทาง

สถิติพบว่า วิธีการที่ 1, 2, 4, 5, 6, 7 และ 8 ไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ วิธีการที่ 6 มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญยิ่งกับวิธีการที่ 3 และวิธีการที่ 2, 5 และ 7 มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญกับวิธีการที่ 3 ในขณะที่วิธีการที่ 1, 3, 4 และ 8 ไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ

ในสัปดาห์ที่ 8 พบว่า ทุกวิธีการไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ โดยวิธีการที่ 6 และ 7 มีเปอร์เซ็นต์ความงอกสูงสุดเท่ากับ 26 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือ วิธีการที่ 2 (25 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 5 (23 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 1 และ 8 (21 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 4 (19 เปอร์เซ็นต์) และวิธีการที่ 3 (15 เปอร์เซ็นต์) ตามลำดับ

ในสัปดาห์ที่ 12 พบว่า วิธีการที่ 2 มีเปอร์เซ็นต์ความงอกสูงสุดเท่ากับ 49 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือ วิธีการที่ 3 (44 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 4 และ 5 (40 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 1 (38 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 7 (37 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 6 (36 เปอร์เซ็นต์) และวิธีการที่ 8 (27 เปอร์เซ็นต์) ตามลำดับ เมื่อนำมาวิเคราะห์ทางสถิติพบว่า วิธีการที่ 2 ไม่มีความแตกต่างจากวิธีการที่ 1, 3, 4, 5, 6 และ 7 แต่จะแตกต่างจากวิธีการที่ 8 อย่างมีนัยสำคัญยิ่ง วิธีการที่ 3 ไม่มีความแตกต่างจากวิธีการที่ 1, 2, 4, 5, 6 และ 7 แต่จะแตกต่างจากวิธีการที่ 8 อย่างมีนัยสำคัญยิ่ง สำหรับวิธีการที่ 1, 4, 5, 6, 7 และ 8 ไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ

ในสัปดาห์ที่ 16 พบว่า วิธีการที่ 3 มีเปอร์เซ็นต์ความงอกสูงสุดเท่ากับ 70 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือ วิธีการที่ 2 (62 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 4 (60 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 5 (56 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 7 (55 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 1 (53 เปอร์เซ็นต์), วิธีการที่ 6 (43 เปอร์เซ็นต์) และวิธีการที่ 8 (33 เปอร์เซ็นต์) ตามลำดับ เมื่อนำมาวิเคราะห์ทางสถิติพบว่า วิธีการที่ 3 ไม่มีความแตกต่างจากวิธีการที่ 2, 4, 5 และ 7 แต่จะแตกต่างจากวิธีการที่ 1 อย่างมีนัยสำคัญ และแตกต่างจากวิธีการที่ 6 และ 8 อย่างมีนัยสำคัญยิ่ง วิธีการที่ 2 และ 4 ไม่มีความแตกต่างจากวิธีการที่ 1, 3, 5 และ

7 แต่ทั้งสองวิธีการนี้จะแตกต่างจากวิธีการที่ 6 อย่างมีนัยสำคัญ และจะแตกต่างจากวิธีการที่ 8 อย่างมีนัยสำคัญยิ่ง วิธีการที่ 5 และ 7 ไม่มีความแตกต่างจากวิธีการที่ 1, 2, 3, 4 และ 6 แต่ทั้งสองวิธีการนี้จะมีความแตกต่างจากวิธีการที่ 8 อย่างมีนัยสำคัญยิ่ง ส่วนวิธีการที่ 1 ไม่มีความแตกต่างจากวิธีการที่ 2, 4, 5, 6 และ 7 ทางสถิติ แต่จะแตกต่างจากวิธีการที่ 8 อย่างมีนัยสำคัญ ในขณะที่วิธีการที่ 6 และ 8 ไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตาราง แสดงผลของการตัดเปลือกหุ้มเมล็ด การแช่น้ำและการดงดิบ เบอเวลลิก ต่อเปอร์เซ็นต์ความงอกของเมล็ดหมากเขี้ยว

วิธีการ	เปอร์เซ็นต์ความงอก (%)					
	สัปดาห์ที่					
	5	6	7	8	12	16
1	0 b	6 bc	16 ab	21 a	38 ab	53 bc
2	0 b	6 bc	21 a	25 a	49 a	62 ab
3	0 b	2 c	8 b	15 a	44 a	70 a
4	0 b	7 bc	16 ab	19 a	40 ab	60 ab
5	6 a	9 bc	21 a	23 a	40 ab	56 abc
6	9 a	21 a	26 a	26 a	36 ab	43 cd
7	4 ab	11 abc	20 a	26 a	27 ab	55 abc
8	5 a	14 ab	17 ab	21 a	27 b	33 d
LSD 0.05	5.986	11.500	11.758	11.209	13.836	15.783
LSD 0.01	8.147	15.65	16.003	15.256	18.831	21.481

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สรุปและวิเคราะห์ผลการทดลอง

จากการทดลองใช้วิธีการปฏิบัติต่าง ๆ ต่อเมล็ดหมากเปียว โดยการตัดเปลือกหุ้มเมล็ด การแช่เมล็ดในน้ำนาน 72 ชั่วโมง และการแช่เมล็ดในกรดจิบเบอเรลลิกความเข้มข้น 500 และ 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง ก่อนนำไปเพาะ เพื่อศึกษาผลของการปฏิบัติดังกล่าวต่อการงอกของเมล็ดหมากเปียว ปรากฏผลว่า การแช่เมล็ดในกรดจิบเบอเรลลิกความเข้มข้น 500 และ 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง สามารถช่วยให้เมล็ดหมากเปียวงอกได้เร็วขึ้นกว่าการเพาะโดยวิธีปกติและการแช่เมล็ดในน้ำ อย่างไรก็ตามการตัดเปลือกหุ้มเมล็ดร่วมกับการแช่เมล็ดในกรดจิบเบอเรลลิกความเข้มข้น 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง จะให้ผลต่อการเร่งการงอกของเมล็ดหมากเปียวได้ดีที่สุด ผลการทดลองดังกล่าวสอดคล้องกับผลการทดลองของ (Nagao et al, 1980) ซึ่งได้ดำเนินการทดลองกับเมล็ด *Alexandra palm* (*Archontophoenix alexandrae*) และ *Macarthur palm* (*Ptychosperma macarthuri*) รวมทั้งเป็นการสนับสนุนคำแนะนำของ Hartman และ Kester (1983) ซึ่งกล่าวว่า การตัดเปลือกหุ้มเมล็ดร่วมกับการแช่เมล็ดในกรดจิบเบอเรลลิกความเข้มข้น 1,000 ppm นาน 72 ชั่วโมง จะสามารถเร่งการงอกของเมล็ดปาล์มบางชนิดได้

100575

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า

ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีก **ห้องสมุดคณะเทคโนโลยีการเกษตร** อิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าลาดกระบัง

เอกสารอ้างอิง

1. ปิฎฐะ บุนนาค. 2524. ปาล์ม. พิมพ์ครั้งที่ 2 บรรณกิจ: กรุงเทพฯ.
2. สนั่น ขำเลิศ. 2522. หลักและวิธีการขยายพันธุ์พืช. ภาควิชาพืชสวน คณะเกษตร. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.
3. สัมพันธ์ คัมภีรานนท์. 2529. ฮอว์โมนพืช. ภาควิชาพฤกษศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.
4. Carpenter, J.W. 1987. Temperature and imbibition effects on seed germination of sabal palmetto and Serenoa repens. Hort Science 22: 660.
5. Famgan, A.E., M.A. Dirr and F.A. Pokorny. 1981. Effects of depulping, Stratification, and growth regulators on seed germination of Liriope muscari. Hort Science 16: 208 - 209.
6. Hartman, H.T. and D.E. Kester. 1983. Plant propagation principles and practices. Fourth edition, Prentice - Hall. Englewood Cliffs. New Jersey, U.S.A..
7. Holloway. P.S. 1987. Seed germination of Alaska Iris, Iris retosa ssp interior. Hort Science 22: 898 - 899

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

8. Loomis, H.F. 1958. The Preparation and germination of palm seeds. *Principes* 2: 98 - 103
9. Nakao, M.A. and W.S. Sakai. 1979. Effect of growth regulators on seed germination of Archontophoenix alexandrae. *Hort Science* 14: 182 - 183
10. Nakao, M.A., K.Kanegawa, and W.S. Sakai. 1980. accelerating palm seed germination with gibberellic acid, scarification and bottom heat. *Hort Science* 15: 198- 199
11. Purseglove, J.W. 1972. *Tropical crops, monocotyledon 2*. Halstead Press, New York, U.S.A..
12. Rees, R.W. 1962. Germination of palm seeds using a method developed for the oil palm. *Principes* 7: 27- 29
13. Stimart, D.P, 1981. Factors regulating germination of trifoliolate maple seeds. *Hort Science* 16: 341 - 343



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้