

บทที่ 3

อุปกรณ์และวิธีดำเนินการวิจัย

การศึกษาการขยายพันธุ์โกงกางใบเล็กในครั้งนี้มี 2 วิธีคือ

1. การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อในสภาพปลอดเชื้อ
2. การปักชำในสภาพธรรมชาติ

การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อในสภาพปลอดเชื้อ :

นำเนื้อเยื่อพืชจากส่วนต่าง ๆ ของโกงกางใบเล็กเช่น เอมบริโอ, ไฮโปคอติล, ยอด, ข้อและใบ มาเพาะเลี้ยงบนอาหารสังเคราะห์ชนิดต่าง ๆ ที่มีการเปลี่ยนแปลงชนิดและความเข้มข้นของสารควบคุมการเจริญเติบโตของพืช ทั้งในกลุ่มออกซินและไซโตไคนิน เพื่อศึกษาสภาวะที่เหมาะสมในการชักนำให้เกิดแคลลัสหรือต้นอ่อน จากนั้นพัฒนาให้เป็นต้นอ่อนที่สมบูรณ์ต่อไป

1. การเตรียมพืชทดลอง

1.1 การเพาะเลี้ยงยอด (shoot-tip meristem) และข้อ

การศึกษากครั้งนี้ใช้ยอดจากต้นโกงกางซึ่งปลูกเลี้ยงไว้ในกระบะทรายที่เรือนเพาะชำภาควิชาโรคพืช คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ โดยคัดเลือกยอดที่สมบูรณ์และมีกาบใบห่อหุ้มอยู่ ตัดยอดให้มีใบที่กลีแล้วติดมาด้วย 1 คู่ ปลิดใบออกให้หมด ล้างทำความสะอาดผิวภายนอกด้วยน้ำกรอง ตัดแบ่งเป็น 2 ส่วนคือ ส่วนยอดและข้อ นำมาฆ่าเชื้อที่ผิวภายใต้สภาพปลอดเชื้อ โดยแช่ใน ethanol 70% นาน 3 นาที จากนั้นแช่ในสารละลาย Ca (OCl₂) ที่มีความเข้มข้น 15% ผสม Tween-20 2-3 หยด เป็นเวลา 20 นาที ล้างด้วยน้ำกลั่นที่นิ่งฆ่าเชื้อแล้ว 3 ครั้ง นานครั้งละ 5 นาที

ใช้มีดผ่าตัดที่ฆ่าเชื้อแล้วลอกกาบใบออก จนได้ส่วนของยอดอ่อน (shoot - tip meristem) ซึ่งประกอบด้วยหน่วยเติบโตของยอดและใบอ่อน (leaf primordia) 1 คู่ นำส่วนยอดอ่อนไปเลี้ยงบนอาหารสังเคราะห์ชนิดต่าง ๆ ที่เตรียมไว้ (ตารางที่ 4) โดยเพาะเลี้ยงภายใต้สภาพ

ปลอดเชื้อ จากนั้นนำเนื้อเยื่อไปเก็บไว้ในที่มีดนาน 24 ชั่วโมง แล้วจึงย้ายไปเก็บในสภาพที่มีความเข้มของแสงประมาณ 3,000 ลักซ์ ให้ได้รับแสงนาน 16 ชั่วโมงต่อวัน อุณหภูมิ 25 ± 2 องศาเซลเซียส ย้ายเนื้อเยื่อไปเลี้ยงบนอาหารใหม่ทุก 3 วัน สังเกตความเปลี่ยนแปลงที่เกิดขึ้น สำหรับส่วนข้อ ทดลองเลี้ยงในอาหารสังเคราะห์เช่นเดียวกับส่วนยอดอ่อน



ภาพที่ 4 : ยอดโกงางใบเล็กที่สมบูรณ์และมีกาบใบห่อหุ้มอยู่



ภาพที่ 5 : โกงางใบเล็ก (*Rhizophora apiculata* Blume.) ที่ปลูกในกระบะทราย เรือนเพาะชำ
ภาควิชาโรคพืช คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

1.2 การชักนำให้เกิดแคลลัสจากเนื้อเยื่อส่วนฝัก และใบ

นำฝักโก่งกางใบเล็กและใบคู่ที่ 1 หรือ 2 มาล้างทำความสะอาดผิวภายนอกด้วยน้ำกรอง แล้วตัดฝักออกเป็นท่อน ๆ ยาวประมาณท่อนละ 0.5, 1 และ 2 เซนติเมตร นำเนื้อที่ผิวภายได้สภาพปลอดเชื้อ โดยแช่ในสารละลาย $\text{Ca}(\text{OCl}_2)$ ที่มีความเข้มข้น 20% ผสม Tween-20 2-3 หยด เป็นเวลา 20 นาที จากนั้นล้างด้วยน้ำกลั่นที่นิ่งฆ่าเชื้อแล้ว 3 ครั้ง นานครั้งละ 5 นาที

ตัดใบให้มีขนาด 1 x 1 เซนติเมตร นำเนื้อที่ผิวภายได้สภาพปลอดเชื้อเช่นเดียวกับฝัก แต่ใช้สารละลาย $\text{Ca}(\text{OCl}_2)$ ที่มีความเข้มข้น 10% แทน

ตัดส่วนปลายทั้ง 2 ข้างของฝักออก และตัดขอบทั้ง 4 ด้านของใบออกให้เหลือขนาด 5 x 5 มิลลิเมตร เลี้ยงเนื้อเยื่อบนอาหารสังเคราะห์ชนิดต่าง ๆ ที่เตรียมไว้ (ตารางที่ 4) เก็บรักษาเนื้อเยื่อภายได้สภาพเดียวกับข้อ 1.1

1.3 การชักนำให้เกิดต้นอ่อนจากเอ็มบริโอ (embryo axis)

นำเมล็ด โก่งกางใบเล็กมาล้างทำความสะอาดผิวภายนอกก่อน แล้วนำไปฆ่าเชื้อที่ผิวภายได้สภาพปลอดเชื้อ โดยแช่ในสารละลาย $\text{Ca}(\text{OCl}_2)$ 20% ผสม Tween 20 2-3 หยด เป็นเวลา 20 นาที จากนั้นล้างด้วยน้ำกลั่นที่นิ่งฆ่าเชื้อแล้ว 3 ครั้ง นานครั้งละ 5 นาที

ใช้มีดผ่าตัดที่ฆ่าเชื้อแล้วลอกเปลือกหุ้มเมล็ดออก จากนั้นลอกส่วนใบเลี้ยงออกอีกชั้นหนึ่ง เลี้ยง embryo axis บนอาหารสังเคราะห์ชนิดต่าง ๆ ที่เตรียมไว้ (ตารางที่ 4) เก็บรักษาเนื้อเยื่อภายได้สภาพเดียวกับข้อ 1.1

2. การเตรียมอาหารสังเคราะห์

อาหารที่ใช้เลี้ยงเนื้อเยื่อมี 2 สภาพคือ สภาพอาหารกึ่งแข็ง และสภาพอาหารเหลว

2.1 การเตรียมอาหารวันชนิดต่าง ๆ

เตรียมอาหารวันสูตร MS ที่ผสมอินโดลีน Indoleacetic acid (IAA) Indolebutyric acid (IBA), α -Naphthaleneacetic acid (NAA), 2,4-Dichlorophenoxyacetic acid (2,4-D), 6-Benzylamino purine (BAP), 6-Furfurylamino purine (kinetin) และ Gibberellic acid (GA_3) ในระดับความเข้มข้นแตกต่างกัน (ตารางที่ 4) ปรับความเป็นกรดด่าง (pH) ให้เท่ากับ 5.7 โดยใช้ HCl ความเข้มข้น 1 N เมื่อค่า pH สูงเกินไป หรือใช้ KOH ความเข้มข้น 1 N



ภาพที่ 6 : การเพาะเลี้ยงยอดโกงกางใบเล็ก ในอาหารกึ่งแข็ง MS



ภาพที่ 7 : การชักนำให้เกิดแคลลัสจากเนื้อเยื่อส่วนใบโกงกางใบเล็ก ในอาหารกึ่งแข็ง MS

เมื่อค่า pH มีค่าต่ำเกินไป บรรจุอาหารลงในขวด ๆ ละ 20 มิลลิลิตร แล้วปิดฝา นำเชื้ออาหารด้วยหม้อนึ่งความดันไอ (autoclave) ใช้ความดัน 15 ปอนด์/ตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที จากนั้นนำอาหารไปเก็บที่อุณหภูมิ 25 ± 1 องศาเซลเซียส จนกว่าจะนำมาใช้

2.2 การเตรียมอาหารเหลวชนิดต่าง ๆ

เตรียมอาหารเหลวตามสูตร MS ที่ผสมฮอร์โมนระดับความเข้มข้นแตกต่างกัน (ตารางที่ 4) ปรับ pH ให้เท่ากับ 5.7 แบ่งอาหารที่เตรียมดังกล่าวเทใส่หลอดทดลองขนาด 25 x 180 มิลลิเมตร หลอดละ 10 มิลลิลิตร นำกระดาษกรองมาพับครึ่ง และพับอีกครั้งหนึ่ง แล้วจึงนำมาหักพับเป็นรูปตัว M สำหรับวางเนื้อเยื่อพืช ซึ่งกระดาษกรองนี้ทำหน้าที่อุดอาหารเหลวขึ้นมาเลี้ยงเนื้อเยื่อพืช ปิดหุ้มหลอดทดลองแต่ละหลอดด้วยกระดาษอุกมิ้นท์ที่ตัดเป็นรูปสี่เหลี่ยมขนาด 7 x 7 เซนติเมตร แล้วรัดด้วยยางรัดของ นึ่งฆ่าเชื้อโดยใช้หม้อนึ่งความดันไอที่ความดัน 15 ปอนด์/ตารางนิ้ว ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 15 นาที เก็บอาหารสังเคราะห์ที่อุณหภูมิ 25 ± 2 องศาเซลเซียส จนกว่าจะนำมาใช้



ภาพที่ 8 : การเลี้ยงเนื้อเยื่อโกงกางใบเล็กด้วยอาหารเหลวในหลอดทดลอง โดยใช้กระดาษกรองพับเป็นรูปตัว M สำหรับวางเนื้อเยื่อพืช



ภาพที่ 9 : การเลี้ยงเนื้อเยื่อโกงกางใบเล็กด้วยอาหารเหลวในขวดรูปชมพู่ โดยวางขวดบนเครื่องเขย่า (shaker)

สูตรอาหารที่ใช้ในการทดลอง

ตารางที่ 4 : แสดงระดับความเข้มข้นของฮอร์โมน IAA, IBA, NAA, 2,4-D, BAP และ kinetin ในอาหารสังเคราะห์ Murashige & Skoog (1962) สูตร T₁ - T₁₂₈

cytokinins auxins		BAP (มก./ล.)				kinetin (มก./ล.)			
		0	2	5	10	0	2	5	10
IAA (มก./ล.)	0	T ₁	T ₂	T ₃	T ₄	T ₅	T ₆	T ₇	T ₈
	2	T ₉	T ₁₀	T ₁₁	T ₁₂	T ₁₃	T ₁₄	T ₁₅	T ₁₆
	5	T ₁₇	T ₁₈	T ₁₉	T ₂₀	T ₂₁	T ₂₂	T ₂₃	T ₂₄
	10	T ₂₅	T ₂₆	T ₂₇	T ₂₈	T ₂₉	T ₃₀	T ₃₁	T ₃₂
IBA (มก./ล.)	0	T ₃₃	T ₃₄	T ₃₅	T ₃₆	T ₃₇	T ₃₈	T ₃₉	T ₄₀
	2	T ₄₁	T ₄₂	T ₄₃	T ₄₄	T ₄₅	T ₄₆	T ₄₇	T ₄₈
	5	T ₄₉	T ₅₀	T ₅₁	T ₅₂	T ₅₃	T ₅₄	T ₅₅	T ₅₆
	10	T ₅₇	T ₅₈	T ₅₉	T ₆₀	T ₆₁	T ₆₂	T ₆₃	T ₆₄
NAA (มก./ล.)	0	T ₆₅	T ₆₆	T ₆₇	T ₆₈	T ₆₉	T ₇₀	T ₇₁	T ₇₂
	2	T ₇₃	T ₇₄	T ₇₅	T ₇₆	T ₇₇	T ₇₈	T ₇₉	T ₈₀
	5	T ₈₁	T ₈₂	T ₈₃	T ₈₄	T ₈₅	T ₈₆	T ₈₇	T ₈₈
	10	T ₈₉	T ₉₀	T ₉₁	T ₉₂	T ₉₃	T ₉₄	T ₉₅	T ₉₆
2,4-D (มก./ล.)	0	T ₉₇	T ₉₈	T ₉₉	T ₁₀₀	T ₁₀₁	T ₁₀₂	T ₁₀₃	T ₁₀₄
	2	T ₁₀₅	T ₁₀₆	T ₁₀₇	T ₁₀₈	T ₁₀₉	T ₁₁₀	T ₁₁₁	T ₁₁₂
	5	T ₁₁₃	T ₁₁₄	T ₁₁₅	T ₁₁₆	T ₁₁₇	T ₁₁₈	T ₁₁₉	T ₁₂₀
	10	T ₁₂₁	T ₁₂₂	T ₁₂₃	T ₁₂₄	T ₁₂₅	T ₁₂₆	T ₁₂₇	T ₁₂₈

หมายเหตุ

T_n = สูตรอาหารที่ n โดยที่ n = 1, 2, 3, ..., 128

สูตรที่ 129 : 1/2 MS ที่ไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโตใดๆ

สูตรที่ 130 : MS ที่เติมน้ำมะพร้าว 10 %

สูตรที่ 131 : MS ที่เติม NaCl 0.1 มก./ล.

สูตรที่ 132 : Hildebrandt, Riker & Dauggar (1946)

สูตรที่ 133 : Nitsch & Nitsch (1956)

สูตรที่ 134 : White (1963)

สูตรที่ 135 : Gautheret (1942)

สูตรที่ 136 : Heller (1953)

การปักชำกล้าไม้โกกงางใบเล็กในกระบะทดลอง

การศึกษาค้นคว้าครั้งนี้ใช้ฝักโกกงางใบเล็กซึ่งเก็บตัวอย่างสดมาจากจังหวัดชุมพรและนราธิวาส โดยคัดเลือกฝักที่สมบูรณ์ ไม่มีแมลงเจาะทำลาย ขนาดของฝักใกล้เคียงกันคือยาวประมาณ 30 เซนติเมตร และน้ำหนักเฉลี่ย 30 ± 3 กรัม นำฝักโกกงางใบเล็กที่คัดเลือกแล้วมาล้างทำความสะอาดด้วยน้ำ ตัดเป็นท่อน ๆ ละประมาณ 10 เซนติเมตร ซึ่งจะได้ 3 ท่อนต่อ 1 ฝักคือ ท่อนยอด ท่อนกลางและท่อนโคน นำส่วนโคนของแต่ละท่อนจุ่มลงในสารเร่งการเจริญเติบโตชนิดต่าง ๆ คือ IAA, IBA และ NAA ที่ระดับความเข้มข้น 0, 500, 1,000, 2,000, 4,000 และ 6,000 มก./ล. ในแต่ละการทดลองทำ 10 ซ้ำ โดยใช้วิธีจุ่มแบบ overnight เป็นเวลานาน 24 ชั่วโมง จากนั้นนำฝักแต่ละท่อนไปปักชำในกระบะทรายที่จัดเตรียมไว้ โดยใช้ทรายผสมปุ๋ยหมักด้วยอัตราส่วน 2 : 1 ใช้ไม้ไผ่ที่มีเส้นผ่าศูนย์กลางเท่ากับท่อนชำ ปักนำเพื่อให้เกิดหลุมลึกประมาณ 5 เซนติเมตร ระยะระหว่างหลุม 3×3 เซนติเมตร ปักชำกระบะละ 15 แถว ๆ ละ 10 หลุม ซึ่งแบ่งเป็นท่อนยอด, ท่อนกลาง และท่อนโคนอย่างละ 5 แถว ตามลำดับ โดยวางแผนการทดลองแบบ Factorial in Complete Randomized Design (ภาพที่ 10) วางกระบะทรายไว้กลางแจ้ง พรางแสงด้วยซาเร็น 70 % รดด้วยน้ำจืดวันละ 2 ครั้ง ในช่วงเช้าและเย็น ชังน้ำไว้ในกระบะให้มีความสูงเท่ากับระดับทรายที่อยู่ในกระบะ และทำการระบายน้ำออกทุกสัปดาห์ โดยคาดว่าจะกล้าไม้แต่ละส่วนที่ได้รับสารเร่งการเจริญเติบโตจะมีอัตราการรอดตาย และมีอัตราการเจริญเติบโตที่ดี

หลังจากปลูก 2 สัปดาห์ ตรวจสอบการงอกของราก โดยบันทึกจำนวนรากและวัดความยาวรากในแต่ละท่อนทุก ๆ 2 สัปดาห์ นาน 12 สัปดาห์ หาค่าเฉลี่ยจำนวนรากและความยาวรากต่อท่อน เพื่อเปรียบเทียบว่าสารเร่งการเจริญเติบโตชนิดใด และที่ระดับความเข้มข้นเท่าไรมีประสิทธิภาพในการกระตุ้นให้ฝักโกกงางใบเล็กออกรากได้ดีที่สุด บันทึกจำนวนยอดของท่อนยอด และจำนวนตาของท่อนกลาง, ท่อนโคน รวมทั้งวัดความสูงของยอดทุก ๆ เดือน นาน 6 เดือน เปรียบเทียบการเจริญเติบโตของฝักโกกงางใบเล็กแต่ละท่อน โดยการวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติด้วยโปรแกรม Statistix (SX) Version 4.0

ภาพที่ 10 : แผนผังการทดลองการปักชำกล้าไม้โกงกางใบเล็กที่แบ่งออกเป็น 3 ส่วน

	IAA	IBA	NAA
ยอด 500 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
1000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
2000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
4000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
6000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
กลาง 500 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
1000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
2000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
4000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
6000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
โคน 500 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
1000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
2000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
4000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
6000 มล./ล.	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐
		น้ำ (control)	
ยอด		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	
		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	
		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	
กลาง		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	
		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	
		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	
โคน		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	
		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	
		๐๐๐๐๐๐๐๐๐๐	

สถานที่ เรือนเพาะชำ ภาควิชาโรคพืช คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

เวลา ครั้งที่ 1 : ปักชำ 10 พ.ย. 37 - 10 พ.ค. 58 ครั้งที่ 2 : ปักชำ 15 มิ.ย. 38 - 15 ธ.ค. 38