

รายงานการวิจัย



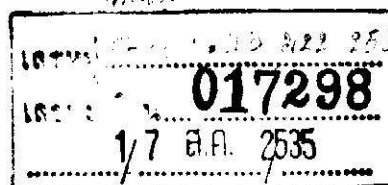
การพัฒนาเทคนิคการขยายพันธุ์ไม้ผลเศรษฐกิจ
ด้วยวิธีการติดตาต่อกิ่งในหลอดทดลอง

Development Tehnique for Propagation
of Economic Fruit Crops by Means of In
Vitro Young Grafting

โดยกษัตริย์บัณฑิตการวิจัยและพัฒนาจากศูนย์พันธุ์วิศวกรรมและเทคโนโลยีชีวภาพแห่งชาติ

มงคล แซ่หลิม
สมปอง เตชะโต

มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์
วิทยาเขตหาดใหญ่



บทคัดย่อภาษาไทย

จากการศึกษาการติดตามขนาดเล็กล้มลุกและล้มโซกบนต้นต่อล้มปีชีส์ต่างๆ และอายุต่างๆกัน ในหลอดทดสอบทำการเลี้ยงดูในสภาพต่าง ๆ พบว่าการติดตามล้มลุกบนต้นต่อล้มปีชีส์ให้ผลสำเร็จสูงกว่าล้มโซก การติดตามล้มลุกบนต้นต่อล้มปีชีส์ต่างๆพบว่าต้นต่อล้มปีชีส์และล้มเขียวหวานให้ผลสำเร็จ STG เฉลี่ย 34 และ 51 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับใกล้เคียงกันเหมาะที่จะใช้เป็นตัวต่อในขณะที่จะนำให้ผลสำเร็จ STG ต่ำ สำหรับอายุต้นต่อที่เหมาะสมให้ผลสำเร็จ STG สูงสุดคือ 6-7 วันเป็นไปในทำนองเดียวกันทุกสปีชีส์ที่ทดสอบ ตายอดล้มที่เก็บรวบรวมจากแปลงปลูกให้ผลสำเร็จ STG ต่ำกว่าตายอดที่เตรียมในหลอดทดสอบเล็กน้อย ไม่มีความแตกต่างทางสถิติ หลังจากติดตามแล้วเลี้ยงต้นติดตามที่มีต้นเป็นเวลา 9 วัน ก่อนจึงนำไปเลี้ยงในที่มืดให้ผลสำเร็จ STG สูงสุด เป็นไปในทำนองเดียวกันกับต้นต่อสองสปีชีส์ที่ทดสอบแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญกับการเลี้ยงในสภาพอื่น ๆ ระดับการเป็นโรคของล้มลุกมีผลต่อความสำเร็จ STG กล่าวคือต้นล้มลุกที่เป็นโรคน้อยให้ผลสำเร็จ STG 25-35 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่ต้นที่เป็นโรคปานกลางให้ผลสำเร็จ STG ในช่วง 15-20 เปอร์เซ็นต์ ตำแหน่งของตาที่ติดบนต้นต่อในลักษณะวางบนฐานสามเหลี่ยมแนวตั้งหรือวางบนฐานสามเหลี่ยมแนวนอน ไม่มีความแตกต่างทางสถิติต่อผลสำเร็จ STG อย่างไรก็ตามการที่ตายอดด้วยอุณหภูมิ 38 ± 1 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 1 สัปดาห์ให้ผลสำเร็จ STG เฉลี่ย 61.6 เปอร์เซ็นต์แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญกับการติดตามทันทีหลังจากตัดแยกตายอดล้มลุกแล้ว ส่วนการใช้สารควบคุมการเจริญเติบโต GA_3 ให้ผลสำเร็จ STG ไม่มีความแตกต่างกับการไม่ใช้ ต้นติดตามมีการเจริญเติบโตสร้างข้อ 6-8 ข้อหลังจากย้ายลงดินปลูกเป็นเวลา 3 เดือน

จากการศึกษาเทคนิคการต่อกิ่งมิ่งคุดในหลอดทดสอบนั้นในขั้นต้นสามารถชักนำยอดรวมจากการเพาะเลี้ยงเมล็ดในอาหารสูตรตัดแปลง MS ร่วมด้วย BA เข้มข้น 25-50 ไมโครโมลาร์ สำหรับการยึดยาวของยอดเป็นไปได้ดีเมื่อย้ายไปเลี้ยงในอาหารที่ลดความเข้มข้น BA ลงเป็น 1 ไมโครโมลาร์ ยอดที่ได้เมื่อนำไปเป็นกิ่งเลี้ยงต่อบนต้นต่อเพาะด้วยวิธีการที่ต่างต่างกัน 3 วิธี พบว่าการต่อกิ่งภายใต้การเคลือบด้วยพาราฟลอสต์แบบเสียลิ้มให้ความมีชีวิตของกิ่งเลี้ยง และการต่อกิ่งสำเร็จ 100 และ 78 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ในขณะที่ทุกวิธีการต่อกิ่งที่ไม่เคลือบให้ผลสำเร็จต่ำมากถึงไม่สำเร็จเลย การใช้สารควบคุมการเจริญเติบโต BA และ GA_3 เข้มข้น 200 ไมโครโมลาร์ช่วยส่งเสริมผลสำเร็จการต่อกิ่งให้สูงขึ้นเล็กน้อย ไม่มีความแตกต่างกับการไม่ใช้ ต้นต่อกิ่งที่ได้เมื่อย้ายลงดินปลูกภายใต้สภาพการควบคุมความชื้นที่เหมาะสมมีอัตราการรอดชีวิต 14 เปอร์เซ็นต์

บทคัดย่อภาษาอังกฤษ

In vitro shoot tip grafting (STG) of Neck Orange and Shogun was investigated. The results showed that STG of Neck Orange on Calamondin gave the higher percent STG than Shogun. Among rootstock test, Mandalin gave the highest average STG success of 51 percent, followed by Calamondin which provided an average STG success of 34 percent. The formerly mentioned rootstock at 6-7 day-old seedlings provided the most effective on STG success. Shoot tips excised from field grown Neck Orange plants gave STG success slightly lower than in vitro grown plants but without significant difference. After STG, cultures of grafted plants under dark condition for 9 days provided the highest STG success for both rootstock test. Shoot tips collected from mild infectious plants gave a higher STG success at ranging from 25 to 35 percent while moderate infectious plants gave 15 to 20 percent. A high temperature of 38 ± 1 °C provided STG success 61.6 percent significant difference to non treatment. In case of application GA_3 to the wound before STG, it was found that STG success was slightly increased but not significant difference to control. Vitro-STG plants could produce 6-8 nodes after transferring to soil for 3 months.

In vitro grafting of mangosteen was also investigated. First of all mangosteen seeds were cultured to induce multiple shoots. The seeds were cultured on modified MS medium with 25-50 μ M BA. For elongation of the shoots, seed-derived multiple shoots must be transferred to the medium with decrement concentration BA to 1 μ M. A great number of shoots were sufficient to use for grafting. Among three methods of grafting technique, namely cleft grafting, saddle grafting, and whip grafting, it was proved that cleft grafting gave the highest success with 78 percent. In all cases a high success grafting with 100 percent of this plant was enhanced by wrapping with melted Paraplast. In addition, phytohormone, BA and GA_3 at 200 μ M could slightly promote grafting success. Survival of vitro-grafted plants when transfer to soil was 14 percent.

สารบัญเรื่อง

เนื้อหา	หน้า
คำย่อ	1
กิตติกรรมประกาศ	2
บทคัดย่อภาษาไทย	3
บทคัดย่อภาษาอังกฤษ	4
บทนำ	5
อุปกรณ์และวิธีการทดลอง	8
วิธีการศึกษา	11
ผลการทดลอง	16
การศึกษาการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนต่าง ๆ ของต้นกล้าส้มจุก	16
การศึกษาเปรียบเทียบต้นตอสปีชีส์ต่าง ๆ ที่มีอิทธิพลต่อ STG	17
การศึกษาอายุต้นตอสัมพันธ์ต่อความสำเร็จ STG	18
การศึกษาชนิดและประเภทของตาสัมพันธ์ต่อความสำเร็จ STG	22
การศึกษาต้นพันธุ์ส้มจุกที่เก็บรวบรวมมาต่อความสำเร็จ STG	23
การศึกษาตำแหน่งการวางตาต่อความสำเร็จ STG	24
การศึกษาสภาพการเลี้ยงภายหลังติดตาต่อความสำเร็จ STG	25
การศึกษาการทริตตายอดส้มจุกที่อุณหภูมิ 38 ± 1 °C ต่อความสำเร็จ STG	27
การศึกษาผลของ GA ₃ ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ต่อความสำเร็จ STG	27
การศึกษาอัตราการเจริญเติบโตของต้นกล้าหลังย้ายปลูก	29
การศึกษาการสร้างยอดรวมจากการเพาะเลี้ยงมิ่งคุต	29
การศึกษาเทคนิคต่อกิ่งมิ่งคุตในหลอดทดลอง	32
การศึกษาวิธีการต่อกิ่งมิ่งคุตในหลอดทดลอง	33
การศึกษาผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อความสำเร็จในการต่อกิ่งมิ่งคุต	34
การศึกษาต้นต่อกิ่งมิ่งคุตหลังจากย้ายลงดินปลูก	35
สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง	37
เอกสารอ้างอิง	41
ภาคผนวก	44

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
1 อิทธิพลของต้นตอส้มสีต่างๆ ที่มีต่อความสำเร็จในการทำ STG ในหลอดทดลอง	18
2 แสดงอิทธิพลของชนิดและอายุต้นตอที่มีผลต่อเปอร์เซ็นต์ STG	20
3 อิทธิพลของพันธุ์ส้มที่มีผลต่อเปอร์เซ็นต์ความสำเร็จในการติดตามต้นตอส้มจี๊ดหลังจากทำการติดตามแล้วเป็นเวลา 4 สัปดาห์	22
4 อิทธิพลของตายอดจากแปลงปลูกและในหลอดทดลองที่มีต่อเปอร์เซ็นต์ STG	22
5 อิทธิพลของส้มจุกต้นต่าง ๆ ในแปลงปลูกต่อผลสำเร็จ STG	23
6 ผลของตำแหน่งการวางคาส้มจุกบนต้นตอส้มเขียวหวานต่อผลสำเร็จ STG	24
7 อิทธิพลของต้นตอและเวลาการเลี้ยงต้นติดตามในที่มืดต่อผลสำเร็จ STG	25
8 ผลการเตรียมตายอดส้มจุกที่อุณหภูมิ $27 \pm 1^{\circ}\text{C}$ และ $38 \pm 1^{\circ}\text{C}$ ต่อผลสำเร็จ STG	27
9 ผลของ GA ₃ ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ต่อความสำเร็จในการติดตามในหลอดทดลอง	27
10 การเจริญเติบโตและพัฒนาการของกิ่งพันธุ์ส้มจุกที่ได้จากการทำ STG แล้วนำออกไปติดตามต่อกิ่งกับต้นตอในเรือนเพาะชำ	29
11 ผลของไซโตไคนินที่มีต่อการสร้างยอดรวมจากการเพาะเลี้ยงเมล็ดมังคุด	30
12 ผลของ BA ต่อจำนวนการสร้างและอัตราการเจริญของยอดรวม	31
13 เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จในการต่อกิ่งมังคุดและมะพูดบนต้นตอพะวา เปรียบเทียบระหว่างการเคลื่อนและไม่เคลื่อนบารานลาสต์	32
14 ผลของการต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวา 3 วิธีการต่อเปอร์เซ็นต์ต่อกิ่งสำเร็จ	33
15 ผลของ BA หรือ GA ₃ ระดับความเข้มข้น 100 มก/ล ต่อความสำเร็จในการต่อกิ่งมังคุดในหลอดทดลอง	34
16 ผลของ BA หรือ GA ₃ ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ต่อผลสำเร็จในการต่อกิ่งมังคุดในหลอดทดลอง	35

สารบัญภาพ

ภาพที่	หน้า
1 แสดงวิธีการวางตาลัมจุกบนต้นตอส้มเขียวหวาน	12
2 ขั้นตอนการเตรียมตายอดที่อุณหภูมิ $38 \pm 1^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 1 สัปดาห์	13
3 ผลของ NAA และ BA ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ต่อการชักนำยอดรวมจากชิ้นส่วนต่าง ๆ ของต้นกล้าลัมจุกในหลอดทดลอง	16
4 ยอดรวมที่ชักนำจากการเลี้ยงชิ้นส่วนข้อต้นกล้าลัมจุก	17
5 ต้นตอส้มเขียวหวานอายุ 4, 6 และ 8 วันหลังจากงอก(ชาย-ขวา)	19
6 อิทธิพลของชนิดต้นตอส้มอายุต่าง ๆ ที่มีต่อความสำเร็จ STG	21
7 อิทธิพลของลัมจุกต้นต่าง ๆ ที่มีต่อผลสำเร็จ STG	23
8 การสร้างแคลลัสตรงรอยต่อระหว่างตาและต้นตอเมื่อวางตาบนฐานสามเหลี่ยม	24
9 ผลของต้นตอและการเลี้ยงต้นตอตาในที่มืดต่อผลสำเร็จ STG	26
10 วิธีการติดตาลัมจุกขนาดเล็กบนต้นตอส้มเขียวหวานในหลอดทดลอง	28
11 การชักนำยอดรวมจากการเพาะเลี้ยงเมล็ดมังคุดในอาหารสูตรดัดแปลง MS เต็ม BA เข้มข้น 20 ไมโครโมลาร์	31
12 การต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวา โดยใช้เทคนิคการหุ้มรอยต่อด้วยพาราพลาสติก	32
13 เทคนิคการต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวาในหลอดทดลอง	36

คำย่อ

- BA : 6-Benzyladenine
DMSO : Dimethyl sulfoxide
GA₃ : Gibberellic acid
IAA : 3-Indoleacetic acid
IBA : 3-Indolebutylic acid
Zi-P : Dimethylallylamino purine
KN : Kinetin
MS : Murashige & Skoog medium
NAA : Naphthalene -1- acetic acid
STG : Shoot tip grafting

บทานา

ส้มจุก (*Citrus reticulata* Blanco) จัดอยู่ในกลุ่มแมนดาริน เป็นไม้ผลพันธุ์เมืองทางภาคใต้ของประเทศไทยและในปัจจุบันได้กลายเป็นไม้ผลเศรษฐกิจที่สำคัญของท้องถิ่นภาคใต้ แหล่งปลูกดั้งเดิมอยู่ที่อำเภอจะนะ จังหวัดสงขลาต่อมาได้กระจายไปปลูกในแหล่งอื่นๆ ของภาคใต้ จังหวัดที่ปลูกมากรองลงมาคือนครศรีธรรมราช สุราษฎร์ธานี และยะลา พื้นที่ปลูกส้มจุกแต่ละแห่งในปัจจุบันลดลงอย่างรวดเร็วโดยเฉพาะที่อำเภอจะนะ จังหวัดสงขลา เหลือพื้นที่ปลูกเพียง 300 ไร่ ทั้งนี้เนื่องมาจากสาเหตุของโรคต้นทรุดโทรมซึ่งเกิดจากเชื้อไวรัส โรคนี้ติดไปกับชิ้นส่วนพืชที่ใช้ขยายพันธุ์ ไม่ว่าจะเป็นตาขนาดใหญ่ที่ติดบนต้นตอ อย่างไรก็ตามการติดตาขนาดเล็กส้มจุกในหลอดทดลอง (shoot tip grafting; STG) นั้นช่วยให้ผลผลิตต้นส้มปลอดโรคไวรัสได้เนื่องจากชิ้นส่วนของตานั้นมาติดมีขนาดเล็ก ไม่มีการแพร่กระจายของไวรัสสาเหตุของโรคทริสตีซาไวรัส (*citrus tristezs virus*; CTV) การใช้เทคนิคดังกล่าวจะมีประสิทธิภาพมากขึ้น หากใช้ชิ้นส่วนตาขนาดเล็กจากต้นกล้าที่ทำกรการทวิจำนวนในหลอดทดลองด้วยการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อหรือไฮออน ตลอดจนเมล็ด ทั้งนี้เพราะไม่มีการถ่ายทอดโรคนี้ผ่านชิ้นส่วนทั้ง 3 (Navarro, 1981) ดังนั้นการใช้ชิ้นส่วนดังกล่าวมาทำการเพิ่มจำนวนต้นพันธุ์ด้วยวิธีการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อนับเป็นการช่วยผลิตต้นปลอดโรคได้เช่นเดียวกัน จากการศึกษาการขยายพันธุ์ส้มในหลอดทดลองพบว่าสามารถที่จะทำได้ง่ายภายใต้การใช้สารควบคุมการเจริญเติบโตที่เหมาะสม เช่นการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนต่าง ๆ ของต้นกล้าส้มจัดภายในสภาพที่เหมาะสมสามารถที่จะขยายพันธุ์ส้มจัดได้ถึง 275 ต้นภายในเวลา 9 สัปดาห์ (Sim et al., 1989) อย่างไรก็ตามชนิดและความเข้มข้นของสารควบคุมการเจริญเติบโตที่เหมาะสมในส้มแต่ละพันธุ์แตกต่างกันออกไป จำเป็นต้องมีการตัดแปลงเพื่อขยายพันธุ์ไว้ใช้ในกรรมวิธีการผลิตส้มปลอดโรคต่อไป ในอนาคตอันใกล้นี้การใช้วิธีการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อที่กล่าวแล้วข้างต้นให้ต้นกล้าที่มีอัตราการเจริญเติบโตช้ากว่าต้นติดตา (อายุนับจากปลูกจนตกผล) นอกจากนั้นการใช้ต้นตอที่มีความสามารถทนทานต่อโรคช่วยเพิ่มความแข็งแรงและภูมิคุ้มกันให้กับต้นส้มจุก การติดตาส้มจุกโดยใช้ตาจากต้นส้มจุกที่เป็นโรคมติดบนต้นตอส้มต่าง ๆ จึงมีความจำเป็นในขั้นต้น สำหรับส้มไซกุนก็จัดอยู่ในพวกเดียวกันการปลูกจนถึงปัจจุบันยังไม่พบปัญหาการปลูกเหมือนส้มจุกทั้งนี้เพราะเป็นพืชใหม่ อย่างไรก็ตามการศึกษากการขยายพันธุ์ด้วยวิธีการติดตาขนาดเล็กในหลอดทดลองร่วมกันไปกับส้มจุกจะเป็นประโยชน์ยิ่งต่อไปในอนาคต

การติดตาส้มขนาดเล็กในหลอดทดลองนั้นต้นตอนับว่ามีความสำคัญต่อผลสำเร็จเพราะพันธุ์ส้มที่แตกต่างกันจะมีปัญหาการเข้ากันไม่ได้ (incompatibility) ในการติดตา ทำให้ไม่สามารถติดตาได้สำเร็จ อย่างไรก็ตามมีรายงานการใช้ส้มเขียวหวาน ส้มจัด และส้มโอเป็นต้นตอได้สำเร็จภายใต้สภาพการเลี้ยงที่เหมาะสมขึ้นกับชนิดของต้นตอ (Jaruwat and Tontyaporn, 1990) สำหรับวิธีการติดตาที่ให้ผลสำเร็จสูงคือการติดตาแบบสามเหลี่ยมด้านข้างลำต้นของต้นตอ (Su, 1984) ซึ่งวิธีการนี้นิยมใช้กันในปัจจุบัน ขนาดของแผล 0.5 มม หลังจากวางตาลงบนฐาน

สามเหลี่ยมของต้นตอแล้วตัดชิ้นส่วนของตอปิดทับอีกครั้งหนึ่ง วิธีนี้ช่วยป้องกันไม่ให้ส่วนตอพันธุ์ดีแห้งตาย Navarro และ Juarez (1977) รายงานการใช้เทคนิคการผลิตส้มที่ปลอดโรคด้วยวิธีการตัดตาขนาดเล็กในหลอดทดลอง ก่อนการติดตา นำต้นพืชที่เป็นโรค ไปอบความร้อนนาน 2-4 ลิปดาห์ แล้วตัดแยกยอดขนาด 0.14-0.18 มม ต่ลงบนต้นตออายุ 2 ลิปดาห์ ต่อมาในปี 1981 Navarro และคณะรายงานการผลิตส้มปลอดโรคไวรัสและตรงตามพันธุ์ในประเทศสเปน ว่ามีขั้นตอนการผลิตดังนี้

1. การคัดเลือกต้นแม่พันธุ์ที่ดี
2. การตรวจดูความแข็งแรงของต้นแม่พันธุ์รวมถึงการตรวจไวรัส
3. การติดตาต่อกิ่งในหลอดทดลอง
4. การตรวจไวรัสในต้นที่ติดตาต่อกิ่งแล้วอีกครั้ง
5. การขยายพันธุ์บนต้นตอปลอดไวรัส

การติดตาส้มในหลอดทดลองในประเทศสเปนใช้ชิ้นส่วนปลายยอดขนาด 0.1-0.2 มม ซึ่งประกอบด้วย apical meristem และ leaf primordia 3 อัน จากต้นแม่พันธุ์ที่แสดงอาการเป็นโรคเลี้ยงดูในเรือนเพาะชำที่ควบคุมอุณหภูมิในช่วง 27-32 °C เมื่อนำชิ้นส่วนดังกล่าวมาทำ STG ประสบความสำเร็จถึง 38% ได้ต้นกล้าปลอดโรคมากกว่า 70% (Navarro et al., 1981) นอกจากนี้เขาได้รายงานปัจจัยที่มีต่อผลสำเร็จในการทำ STG ว่าประกอบด้วยชนิดและอายุต้นตอที่เหมาะสม สภาพแวดล้อมการเลี้ยง สำหรับอายุต้นตอที่เหมาะสมในการศึกษาของเขาคืออายุ 2 ลิปดาห์หลังจากงอก

Jaruwan and Tontyaporn (1990) ได้รายงานการติดตาส้มเขียวหวานบนต้นตอส้ม 2 ชนิดในหลอดทดลอง คือ ส้มซ่า (*Citrus aurantium*) และส้มพันธุ์สีโอไฟตรา (*C. reshi* Hort. ex Tanaka) พบว่าต้นตอที่เตรียมติดตาควรเลี้ยงในที่ที่มีการให้แสงประสพผลสำเร็จได้ดีกว่าการเลี้ยงในสภาพมืด (etiolate) สำหรับการเตรียมต้นตอมะนาวเขารายงานว่าต้นตออายุ 3 ลิปดาห์ และเลี้ยงในสภาพให้แสงประสพผลสำเร็จสูงกว่า ส่วนต้นตอส้มโออายุ 2 ลิปดาห์เลี้ยงในสภาพมืดมีขนาดพอเหมาะในการทำ STG อย่างไรก็ตามสำหรับสภาพแวดล้อมการเลี้ยงหลังการติดตาต่อกิ่ง ควรให้แสง 750 ลักซ์ ต้นติดตาสสามารถเจริญเติบโตดี

Jonard และคณะ (1983) รายงานว่าการเตรียมยอดต่อเพื่อใช้ขยายพันธุ์ในหลอดทดลอง โดยการทรีดสารไซโตไคนิน และหยุดสาร DIECA ที่รอยต่อตรงส่วนยอดสามารถลดปฏิกริยาออกซิเตชันจากยอดกึ่งพันธุ์ดีทำให้การเกิดสีน้ำตาลของกิ่งพันธุ์ดีลดลงถึงไม่มี และช่วยส่งเสริมการประสานตัวของรอยต่อด้วย

จากความเป็นไปได้ของวิธีการดังกล่าว การนำตಾಯอดส้มจากต้นที่มีอาการเป็นโรคมาตัดแยกตาขนาดเล็กแล้วติดบนต้นตอส้มต่างๆ โดยพัฒนาเทคนิคที่เหมาะสมช่วยผลิตต้นส้มจากพันธุ์ดีปลอดโรคนับเป็นการแก้ปัญหาการปลูกส้มลูกได้

มังคุด (*Garcinia mangostana* Linn.) เป็นพืชเศรษฐกิจที่สำคัญของประเทศไทย การพัฒนาการผลิตเพื่อการส่งออกนั้นมีความจำเป็นต้องปรับปรุงคุณภาพให้ดีขึ้น การขยายพันธุ์ด้วยเมล็ดให้ผลผลิตค่อนข้างช้า และไม่ทนต่อความแห้งแล้ง ดังนั้นการหาพืชใกล้เคียงที่ทนต่อความแห้งแล้ง เป็นต้นต่อช่วยให้การผลิตมังคุดในสภาพแห้งแล้งบางจังหวัดของภาคใต้เป็นไปได้ยิ่งขึ้น นอกจากนี้คาดว่าจะสามารถร่นระยะเวลาการให้ผลผลิตได้ด้วย การใช้เทคนิคการขยายพันธุ์แบบไม่อาศัยเพศที่ทำกันอยู่ประสบปัญหาการเข้ากันไม่ได้ของเนื้อไม้อันเนื่องมาจากยางสีเหลือง (gumberge) ดังนั้นการพัฒนาเทคนิคการต่อกิ่งในระยะต้นกล้าอ่อนคาดว่าจะช่วยแก้ปัญหาได้ นอกจากนี้การชักนำยอตรวมมังคุดจากการเพาะเลี้ยง เมล็ดแล้วชักนำให้แต่ละยอตรสร่างรากเป็นต้นกล้าที่สมบูรณ์คาดว่าจะให้ต้นมังคุดที่มีรูปทรงเตี้ย และตกผลเร็วกว่าต้นกล้าที่ได้จากการปลูกด้วยเมล็ดโดยตรง

การต่อกิ่งไม้ผลเพื่อร่นระยะเวลาในหลอดทดลอง ประสบความสำเร็จพอสมควรในไม้ผลเมืองหนาวเช่น แพร่ (Zhao, et al., 1991) และแอปเปิล (Wu, 1990) ต้นตอที่ใช้ได้จากการเพาะเมล็ดพันธุ์พื้นเมือง หรือกิ่งชำที่ได้จากวิธีการไมโครคัตติงในหลอดทดลองเพราะในพืชดังกล่าวการชักนำรากจากชิ้นส่วนข้อทำได้ง่าย กล่าวคือในไม้ผลจำพวกแพร่อสามารถชักนำรากได้ภายในเวลา 3 สัปดาห์ หลังจากจุ่มแช่ยอตรในสารละลาย IBA 100 มก/ล นาน 25 ชม (Zhao, et al., 1991) ในทำนองเดียวกันแอปเปิลสามารถชักนำรากได้โดยนำส่วนลำต้นที่ชักนำจากยอตรแขนงไปจุ่มแช่ในสารละลายออกซินระดับความเข้มข้นสูง แล้วย้ายไปเลี้ยงในอาหารที่ลดความเข้มข้นของออกซินลง (Wang, 1990) ออกซินที่มีประสิทธิภาพชักนำการสร้างรากได้ผลได้ถึง 90% คือ IAA และ/หรือ IBA (Wu, 1990)

ในพืชสกุล (*Garcinia*) ซึ่งประกอบด้วย มังคุด มะนูด และพะวา เป็นต้น จัดเป็นไม้ผลยืนต้นที่มีเนื้อไม้แข็ง และมีอนุภาคของยาง (gum) จำนวนมากแตกต่างจากไม้ผลเมืองหนาวพวกท้อ แพร่ และพลัม เป็นปัญหาสำคัญในต่อกิ่งในหลอด นอกจากนั้นการสร้างรากของพืชสกุลนี้ทำได้ลำบากและใช้เวลานาน สมปอง และวันทนา (2531) และ Goh และคณะ (1988) รายงานการชักนำสร้างยอตรวมจากการเพาะเลี้ยงเมล็ด และชิ้นส่วนใบ ดังนั้นการใช้ยอตรแขนงที่ชักนำคาดว่าจะมีปริมาณของอนุภาคยางน้อยลง ช่วยส่งเสริมผลสำเร็จการต่อกิ่งในหลอดให้สูงขึ้น เนื่องจากมังคุดเป็นพืชใหม่ไม่มีรายงานการศึกษาการต่อกิ่งในหลอดทดลองมาก่อน ดังนั้นในการศึกษานี้ได้พัฒนาการต่อกิ่งมังคุดในหลอดทดลอง โดยการใช้สารแอนติออกซิแดนซ์ล้างอนุภาคยางก่อนต่อกิ่งแล้วพัฒนาเทคนิคการต่อกิ่งด้วยวิธีการต่างๆ ร่วมด้วยการใช้สารควบคุมการเจริญเติบโตชนิดและระดับความเข้มข้นต่างๆ ในอันที่จะเพิ่มประสิทธิภาพการต่อกิ่งในหลอดทดลองให้สูงขึ้น

อุปกรณ์และวิธีการทดลอง

1. การเตรียมวัสดุอุปกรณ์ในการติดตามสัมจุกในหลอดทดลอง

1.1. การเตรียมต้นตอล้ม

เลือกผลล้มที่ใช้เป็นต้นตอซึ่งมีลักษณะสมบูรณ์ นำมาล้างสิ่งสกปรกที่ผิวออกให้หมด ผ่าผลล้มและเลือกเอาเฉพาะเมล็ดที่สมบูรณ์ออกมาทำการล้างด้วยผงซักฟอกก่อน 1-2 ครั้ง แล้วล้างด้วยน้ำสะอาดจนหมดฟองผงซักฟอก ผึ่งเมล็ดที่ล้างสะอาดแล้วให้แห้ง แล้วนำเมล็ดมาแกะเปลือกหุ้มเมล็ดออกจนหมดนำเมล็ดที่แกะเปลือกหุ้มเมล็ดแล้วมาแช่ในยาเกินราเป็นเวลา 30 นาทีหลังจากนั้นล้างด้วยน้ำกลั่น 3 ครั้ง นำเมล็ดจุ่มแช่ในแอลกอฮอล์ 70 เปอร์เซ็นต์ เป็นเวลา 30 วินาที ล้างออกด้วยน้ำกลั่น 3 ครั้ง ทำการฟอกฆ่าเชื้อเมล็ดอีกครั้งในสารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรท์เข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับทวิน 20เข้มข้น 0.05 เปอร์เซ็นต์เป็นเวลา 30 นาที แล้วนำเมล็ดดังกล่าวไปล้างด้วยน้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อในตู้ย้ายเลี้ยงเนื้อเยื่อ (laminar flow hood) 5 ครั้งจนสารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรท์ออกหมด ทว่าเมล็ดที่ทำการฟอกฆ่าเชื้อแล้วดังกล่าวในอาหารสูตรพื้นฐาน MS (Murashige and Skoog, 1962) ที่ปราศจากสารควบคุมการเจริญเติบโต ซึ่งบรรจุอยู่ในหลอดทดลองขนาดเล็กปริมาตร 5 มิลลิลิตรต่อหลอดทดลอง นำไปเลี้ยงที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส ที่มีดหรือภายใต้ความเข้มแสง 750 ลักซ์ เป็นเวลา 2 สัปดาห์ เมล็ดล้มเริ่มงอก หลังจากเมล็ดงอกเป็นเวลาต่างๆ นำมาใช้เป็นต้นตอสำหรับทำ STG ต่อไป

1.2. การเตรียมตาขนาดเล็กสัมจุกและล้มโซกุน

1.2.1 การเตรียมตาของล้มพันธุ์จากแปลงปลูก

ใช้ตายอดจากล้มจุก และล้มโซกุน ซึ่งทำการดูแลรักษาในแปลง ก่อนนำตายอดมาใช้ทำการฉีดพ่นกิ่งที่จะใช้ตาของล้มจุกด้วยยาเกินราทุก 2 วัน เป็นเวลา 2 สัปดาห์ นำกิ่งล้มจุกและล้มโซกุนมาตัดแต่งให้เหลือข้อขนาดเล็ก 2-3 ข้อ นำไปแช่ในยาเกินราเป็นเวลา 30 นาที ล้างออกด้วยน้ำกลั่น 3 ครั้ง นำชิ้นส่วนดังกล่าวไปฟอกฆ่าเชื้อในสารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรท์เข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับทวิน 20เข้มข้น 0.05 เปอร์เซ็นต์ เป็นเวลา 30 นาที แล้วล้างออกด้วยน้ำกลั่นนิ่งฆ่าเชื้อ 5 ครั้ง จนสารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรท์ออกหมด (ในขั้นตอนนี้ต้องทำภายในตู้ย้ายเลี้ยง) นำกิ่งตาสัมมาตัดแยกเฉพาะตายอดภายใต้กล้องจุลทรรศน์แบบสเตอริโอ ตายอดที่ตัดมีขนาด 0.2-0.5 มม ประกอบด้วย apical meristem และ leaf primordia 2-4 อัน

เนื่องจากล้มจุกมีอาการของโรคต้นทรุดโทรมรุนแรง บางช่วงมีอัตราการแตกตาข้างและตายอดต่ำมาก ดังนั้นจึงนำกิ่งล้มจุกที่แสดงอาการเป็นโรคจากแปลงปลูกมาติดตามตอกิ่งกับล้มจุก

ขนาดอายุ 2-3 ปี ในแปลงขยายพันธุ์กลางแจ้ง เมื่อกิ่งสัมบูรณ์ยาวประมาณ 1 ฟุต ริดใบทิ้งจนหมดเพื่อให้ยอดแตกใหม่ในขณะเดียวกันดูแลรักษาให้ปุ๋ย และสารกำจัดศัตรูพืชทุกสัปดาห์จนถึงสัมบูรณ์นำมาใช้ทำ STG แดกยอดอ่อนมีขนาดพอเหมาะ จึงนำไปฟอกฆ่าเชื้อและตัดส่วนปลายยอดด้วยวิธีการที่กล่าวแล้วข้างต้น

1.2.2 การเตรียมต้นพันธุ์ของสัมบูรณ์ในหลอดทดลอง

เพื่อลดปัญหาการปนเปื้อนของกิ่งพันธุ์ที่ใช้ทำ STG ทำการขยายพันธุ์สัมบูรณ์โดยใช้เทคนิคการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนต่างๆ ของต้นกล้าสัมบูรณ์ที่ได้จากการเพาะเมล็ดในหลอดทดลอง ยอดรวมทั้งกิ่งนำจากการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนต่างๆ นำมาตัดแยกตายอดให้มีขนาดตามต้องการด้วยวิธีการข้างต้นโดยไม่ต้องผ่านการฟอกฆ่าเชื้อ การศึกษานี้ทำเฉพาะสัมบูรณ์เท่านั้น

2. การเตรียมวัสดุและอุปกรณ์สำหรับการต่อกิ่งมิ่งคุดในหลอดทดลอง

2.1. การเตรียมต้นตอ

โดยทั่วไปพืชในสกุลนี้จะมีเหง้า และมะพูดที่นิยมนำมาทำเป็นต้นตอสำหรับการต่อกิ่งมิ่งคุดจากการศึกษาเบื้องต้น พบว่าเหง้ามีความเหมาะสมที่ใช้เป็นต้นตอทั้งนี้เพราะต้นตอเหง้าสามารถเพาะได้ง่ายและขยายพันธุ์ได้รวดเร็วในหลอดทดลอง ส่วนมะพูดมีระยะเวลาพักตัวนาน เมื่อนำมาเพาะในหลอดทดลองมีการปนเปื้อนสูงถึง 100 เปอร์เซ็นต์

แกะเมล็ดออกมาจากผลสด ล้างเมล็ดด้วยผงซักฟอกที่มีฤทธิ์เป็นกลางพร้อมลอกเปลือกหุ้มเมล็ดออกแล้วล้างด้วยน้ำประปาหลายครั้ง นำไปฟอกฆ่าเชื้อที่ผิวด้วยโซเดียมไฮโปคลอไรท์เข้มข้น 1.25 เปอร์เซ็นต์ร่วมด้วยวัน 20 ชั่วโมง 0.05 เปอร์เซ็นต์เป็นเวลา 20 นาที ล้างออกด้วยน้ำกลั่นนึ่งฆ่าเชื้อ 3 ครั้งในตู้ยาล้างเย็นเนื้อเยื่อ ใช้ปากคีบย้ายเมล็ดไปเลี้ยงบนอาหารในหลอดทดลองเลี้ยงบนอาหารสูตรพื้นฐานและสูตรดัดแปลง MS ร่วมด้วย BA ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ตั้งแต่ 20 ถึง 50 ไมโครโมลาร์ ในสภาพมืดเป็นเวลา 2 สัปดาห์ แล้วย้ายมาเลี้ยงในสภาพการให้ความเข้มแสง 2,500-3,000 ลักซ์ อีกเป็นเวลา 1 สัปดาห์ คัดเลือกต้นตอขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 1-2 มม ใช้เป็นต้นตอต่อไป

2.2. การเตรียมกิ่งเลี้ยงมิ่งคุดในหลอดทดลอง

นำเมล็ดมิ่งคุดที่แกะจากผลสดมาทำการล้างด้วยผงซักฟอกที่มีฤทธิ์เป็นกลาง พร้อมทั้งแกะเนื้อผลที่ติดกับเมล็ดออกให้หมด จุ่มเมล็ดในสารละลายของยาเกินราและแบคทีเรียซึ่งประกอบด้วยมาโคเซ็ป 1,000 มก/ล ผสมสเตอริบโทมายซิน 500 มก/ล เป็นเวลา 30 นาที ฟอกฆ่าเชื้ออีกครั้งด้วยสารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรท์เข้มข้น 1.25 เปอร์เซ็นต์ ร่วมด้วยวัน 20 ชั่วโมง 0.05 เปอร์เซ็นต์เป็นเวลา 15 นาที ล้างออกด้วยน้ำกลั่นที่นึ่งฆ่าเชื้อแล้ว 5 ครั้ง จึงนำ

เมล็ดมาเลี้ยงในอาหารสังเคราะห์ที่ตัดแปลงเพื่อชักนำการสร้างยอดรวมจำนวนมาก ไว้ใช้เป็น
กิ่งเลี้ยงสำหรับเสียบยอด สำหรับกลุ่มตารวมที่มีการยืดยาวช้านั้นหลังจากตัดยอดหลักไปใช้เป็น
กิ่งเลี้ยงแล้วย้ายไปเลี้ยงในอาหารสูตรชักนำการยืดยาวของยอด หลังจากเลี้ยงเป็นเวลา 3-6
สัปดาห์ตรวจเลือกเมล็ดทั้งอ้อมขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางลำต้นประมาณ 1-3 มม หรืออาจโตถึง 5
มม มาใช้เตรียมตัดเป็นกิ่งเลี้ยงตอนต้นตอพะวาต่อไป

3. อาหารสังเคราะห์และการเตรียม

3.1. อาหารเพาะเลี้ยงเมล็ดต้นตอ และต้นติดตาส้ม

เป็นอาหารสูตรพื้นฐาน MS ที่ลดความเข้มข้นขององค์ประกอบลงครึ่งหนึ่งปราศจาก
สารควบคุมการเจริญเติบโต

3.2. อาหารเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนต้นกล้าส้มจุก

เป็นอาหารพื้นฐาน MS ร่วมกับ NAA เข้มข้น 0.1 และ 0.5 มก/ล แต่ละระดับ
ความเข้มข้นของ NAA ใช้ร่วมกับ BA เข้มข้น 0.5, 1.0, 2.0 และ 5.0 มก/ล

3.3. อาหารเพาะเลี้ยงเมล็ดพะวา

เป็นอาหารสูตรตัดแปลง MS เติม BA ระดับความเข้มข้น 40 ไมโครโมลาร์ เพื่อ
เตรียมต้นตอต่อกิ่งยอดหลักมังคุด และ BA ระดับความเข้มข้น 25 ไมโครโมลาร์
สำหรับเตรียมต้นตอพะวากับยอดรวมมังคุด

3.4. อาหารชักนำยอดรวมมังคุด

เป็นอาหารสูตรตัดแปลง MS เติม BA หรือ KN ระดับความเข้มข้นต่างๆ

3.5. อาหารชักนำการยืดยาวของยอดรวมมังคุด

เป็นอาหารสูตร 3.4 ร่วมกับ BA เข้มข้น 5 ไมโครโมลาร์และ GA₃ เข้มข้น 1
ไมโครโมลาร์

3.6. อาหารเลี้ยงต้นตอกิ่งมังคุด

เป็นสูตรพื้นฐาน MS เติม NAA เข้มข้น 10 ไมโครโมลาร์

สูตรอาหารทั้งหมดมีรายละเอียดองค์ประกอบดังแสดงในภาคผนวกที่ 1 ปรับค่าความ
เป็นกรด-ด่างของอาหารทั้งหมดให้มีค่า 5.8 หน่วย pH เติมผงวุ้น 0.8 เปอร์เซ็นต์สำหรับอาหาร
พื้นฐานและ 0.9 เปอร์เซ็นต์สำหรับอาหารตัดแปลง หลอมวุ้นให้เข้ากันดีแบ่งถ่ายใส่ขวดหรือหลอด
ทดสอบ นำไปนึ่งฆ่าเชื้อโดยใช้ความดันไอน้ำ 1.05 กก/ตร.ซม เป็นเวลา 15 นาที ทิ้งไว้จนเย็น
จึงนำไปใช้ในการทดลอง

วิธีการศึกษา

1. การศึกษาการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนต่างๆของต้นกล้าส้มจุก

ในการศึกษานี้ใช้ชิ้นส่วนยอด ข้อลำต้น และข้อใบเลี้ยงต้นกล้าอายุ 3 สัปดาห์ที่ได้จากการเพาะเมล็ดในหลอดทดลอง ทำการเลี้ยงชิ้นส่วนดังกล่าวในสูตรอาหารเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนต้นกล้าส้มจุก(3.2) แต่ละหน่วยทดลองทำ 10 ซ้ำ ซ้ำละ 25 หลอด หลังจากเลี้ยงเป็นเวลา 5 สัปดาห์ ตรวจสอบจำนวนยอดเพื่อหาระดับความเข้มข้นของ NAA และ BA ที่เหมาะสมต่อการทวีจำนวนยอดไว้ใช้เป็นกิ่งเลี้ยงสำหรับตัดแยกเนื้อเยื่อเจริญปลายยอดต่อไป

2. การศึกษาเปรียบเทียบต้นต่อส้มปีชีส์ต่าง ๆ ที่มีอิทธิพลต่อความสำเร็จในการทำ

STG

ในการศึกษานี้ใช้ส้มจี๊ด ส้มเขียวหวาน และมะนาว เป็นต้นต่อสำหรับทำ STG ต้นตอดังกล่าวได้จากการเพาะเมล็ดในหลอดทดลอง หลังจากต้นกล้ามีอายุ 7 วัน หลังจากงอกในสภาพที่มีตจิ่งนำมาใช้เป็นต้นตอ สำหรับกิ่งตาส้มจุกได้จากแปลงปลูก ทำการติดตามต้นตอแต่ละพันธุ์ที่ทดสอบ 2 ชุดการทดลองแต่ละชุดทำ 4 ซ้ำ ซ้ำละ 25 ต้น ตรวจสอบผลความสามารถในการติดตามขนาดเล็กลงในหลอดทดลอง เปรียบเทียบกันหลังจากเลี้ยงเป็นเวลา 5 สัปดาห์ โดยใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด

3. การศึกษาอายุของต้นต่อส้มต่อความสำเร็จ STG

ใช้ต้นต่อส้มจี๊ด ส้มเขียวหวาน และมะนาวอายุ 4, 6, และ 8 วันหลังงอกซึ่งมีความสูงใกล้เคียงกันโดยเฉลี่ย 2.5, 3.5, และ 4.5 เซนติเมตร ตามลำดับ จากที่เพาะในหลอดทดลองมาวางในจานเพาะเชื้อซึ่งรองด้วยกระดาษกรองที่อบฆ่าเชื้อแล้ว เพื่อป้องกันชิ้นส่วนของพืชแห้งควรรักษาเจอร์ไปเปิดตุ่มน้ำกลั่นหนึ่งฆ่าเชื้อแล้วใส่ในจานเพาะเชื้อที่รองด้วยกระดาษกรองอบฆ่าเชื้อจนกระดาษกรองมีความชุ่มชื้นอย่างทั่วถึง จากนั้นใช้มีดผ่าตัดตัดส่วนยอดและใบเลี้ยงของต้นตอทิ้งไป และถ้ารากมีความยาวมากก็ทำการตัดจนเหลือความยาวของรากพอสมควร จากนั้นจึงเจียนบริเวณปลายยอดของต้นตอให้เป็นรูปสามเหลี่ยมมุมฉากภายใต้กล้องตัดแยกสองตา

นำชิ้นส่วนของตาจากแปลงปลูกมาตัดแยกตาแล้ว นำไปวางบนรอยเจียนของต้นตอที่เตรียมไว้จากนั้นจึงนำต้นตอที่ติดตาม เรียบร้อยแล้วใส่กลับเข้าไปเลี้ยงในหลอดทดลองตามเดิม แล้วนำต้นติดตามไปตุ๋นในสภาพภายใต้สภาพห้องเลี้ยงที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส ในที่มืดเป็นเวลา 2 วัน หลังจากนั้นจึงนำใบเลี้ยงภายใต้แสงที่มีความเข้ม 750 ลักซ์ เป็นเวลา 2 สัปดาห์ แล้วจึงนำไปเลี้ยงภายใต้ความเข้มแสง 1500 ลักซ์ อีกเป็นเวลา 4 สัปดาห์ เมื่อครบกำหนดเวลาแล้วทำการตรวจสอบผลความสามารถในการติดตามต้นต่อส้มอายุต่างๆ เปรียบเทียบกันจากเปอร์เซ็นต์ความสำเร็จในการติดตามในช่วงเวลาดังกล่าว

4. การศึกษาชนิดและประเภทของตาสัมพันธ์ต่อความสำเร็จ STG

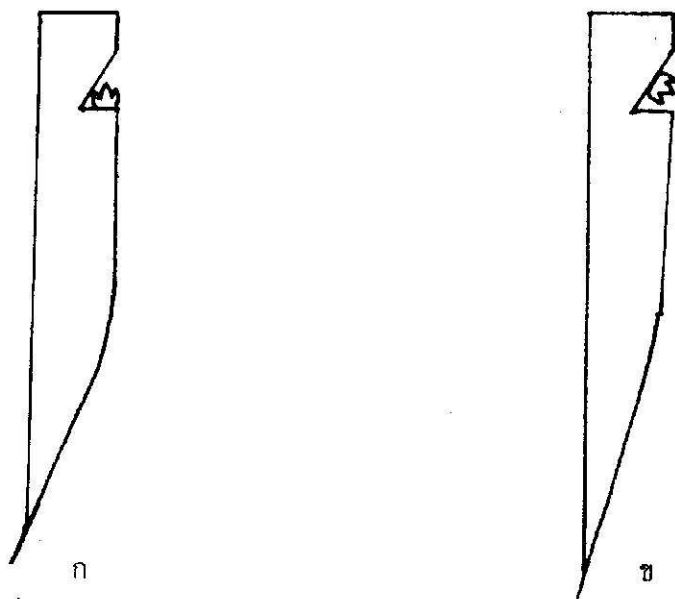
ในการศึกษานี้ใช้ตาสัมผัสและสัมผัสโขงติดบนต้นต่อสัมผัสอายุ 1 สัปดาห์หลังจากออกประเภทตาของสัมผัสที่มี 2 ประเภท คือตาที่ได้จากแปลงปลูก และตาจากยอดรวมในหลอดทดลอง สำหรับสัมผัสโขงนั้นใช้ตาที่เก็บรวบรวมจากแปลงปลูก ส่วนสัมผัสใช้ตาจากทั้ง 2 แหล่ง หลังจากติดตามแล้วนำไปเลี้ยงเป็นเวลา 4 สัปดาห์ จึงตรวจผลความสำเร็จ STG จากเปอร์เซ็นต์การแตกของใบใหม่จากตาที่ติด

5. การศึกษาด้านพันธุสัมผัสที่เก็บรวบรวมตาต่อความสำเร็จ STG

เลือกสัมผัสจากแปลงปลูกที่แสดงอาการเป็นโรคต้นทรุดโทรมเล็กน้อย จนถึงปานกลางจำนวน 4 ต้นคือต้นหมายเลข 8/1, 10/1, 8/4, และ 5/2 พร้อมกับเก็บกิ่งตามาตัดแยกตาแล้วติดบนต้นต่อสัมผัสเขียวหวาน แต่ละต้นที่ทดสอบทำ 2 ชุดการทดลองแต่ละชุดการทดลองทำ 4 ซ้ำ ซ้ำละ 25 ต้น หลังจากติดตามเป็นเวลา 4 สัปดาห์ตรวจผลสำเร็จ STG เปรียบเทียบกันในแต่ละต้นพันธุ์โดยใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด

6. การศึกษาด้านตำแหน่งการวางตาต่อความสำเร็จ STG

ใช้ตาสัมผัสจากแปลงปลูกมาตัดแยกแล้วติดบนต้นต่อสัมผัสเขียวหวาน วิธีการวางตาสัมผัสแตกต่างกัน 2 แบบดังนี้คือ 1) วางบนฐานสามเหลี่ยมแนวตั้ง (ภาพที่ 1ก) และ 2) วางบนฐานสามเหลี่ยมแนวนอน (ภาพที่ 1ข) หลังจากเลี้ยงในสภาพแวดล้อมเหมาะสมเป็นเวลา 4 สัปดาห์ตรวจผลสำเร็จ STG เปรียบเทียบกันโดยใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด



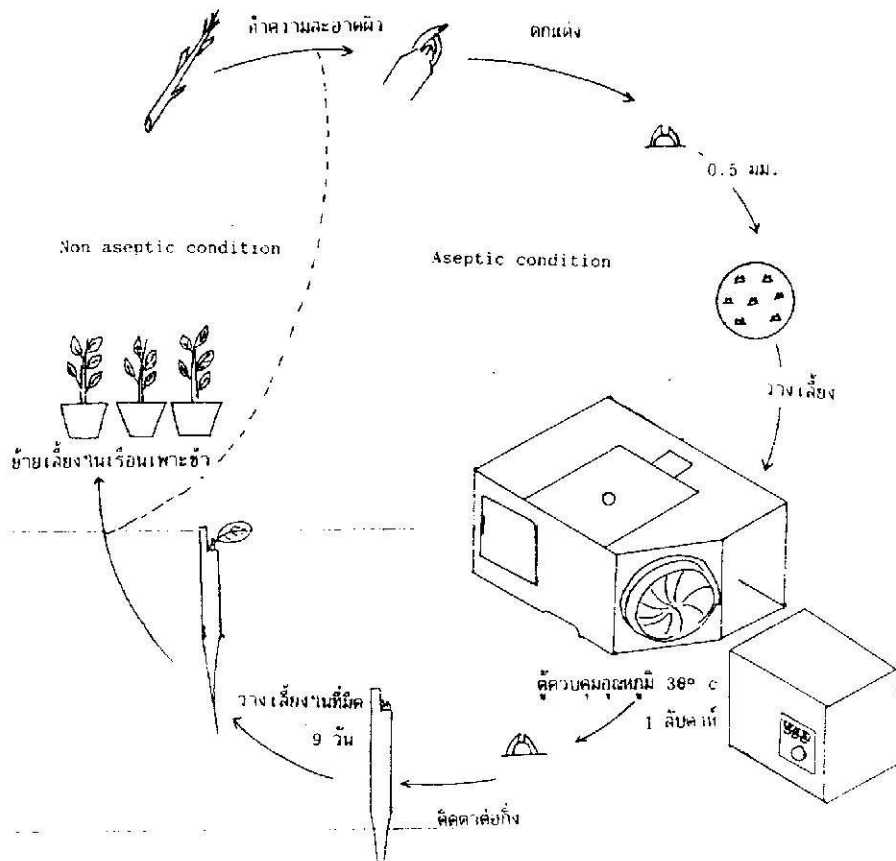
ภาพที่ 1 แสดงวิธีการวางตาสัมผัสบนต้นต่อสัมผัสเขียวหวาน

7. การศึกษาสภาพการเลี้ยงภายหลังติดตาต่อผลสำเร็จ STG

ในการทดลองนี้ใช้ต้นตอส้มเขียวหวาน และส้มโอแทนส้มจี๊ดทั้งนี้เพราะไม่ใช่ฤดูกาลส้มจี๊ด นำเมล็ดส้มทั้งสองชนิดมาเตรียมเพาะตามวิธีการเกี่ยวกับการเตรียมต้นตอส้มทั่วไป เมื่อต้นกล้ามีอายุ 1 สัปดาห์ หลังจากงอกในที่มืดจึงนำมาใช้เป็นต้นตอติดด้วยตาพันธุ์ดีส้มจุกที่เก็บรวบรวมจากแปลงปลูก หลังจากติดตาเรียบร้อยแล้วนำไปเก็บในที่มืดเป็นเวลา 7, 8, 9, 12 และ 15 วัน แต่ละหน่วยทดลองทำ 2 ชุดการทดลองชุดละ 3 ซ้ำ ซ้ำละ 30 ต้นหลังจากเก็บในที่มืดตามเวลาดังกล่าวแล้วนำมาเลี้ยงภายใต้การให้แสง 2500 ลักซ์ ช่วงแสงวโมงจนครบ 5 สัปดาห์ แล้วตรวจผลความสำเร็จการติดตาในหลอดทดลองเปรียบเทียบกับใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด

8. การศึกษาการเตรียมตายอดส้มจุกที่อุณหภูมิ 38±1 องศาเซลเซียสต่อผลสำเร็จ STG

ในการศึกษานี้เตรียมตายอดส้มจุกด้วยวิธีการ 2 วิธี คือตัดแยกตาขนาดเล็กเลี้ยงในอาหารแข็งสูตรพื้นฐาน MS ที่ลดความเข้มข้นขององค์ประกอบลงครึ่งหนึ่งของสูตรปกติซึ่งบรรจุในจานเพาะเชื้อขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 9 ซม นำตาไปเลี้ยงที่อุณหภูมิปกติ 27±1 และ 38±1 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 1 สัปดาห์หลังจากนั้นนำไปติดบนต้นตอส้มเขียวหวานแต่ละอุณหภูมิที่ทดสอบทำ 5 ซ้ำ ซ้ำละ 25 ต้น เลี้ยงในสภาพแวดล้อมที่เหมาะสมข้างต้นเป็นเวลา 8 สัปดาห์ ตรวจผลสำเร็จการติดตาในหลอดทดลองเปรียบเทียบกับกัน โดยใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด สำหรับวิธีการเตรียมตายอดที่อุณหภูมิ 38±1 องศาเซลเซียสแสดงดังภาพที่ 2



ภาพที่ 2 ขั้นตอนการเตรียมตายอดที่อุณหภูมิ 38±1 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 1 สัปดาห์

9. การศึกษาผลของ GA₃ ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อผลสำเร็จ STG

การศึกษานี้ใช้ GA₃ ความเข้มข้น 3 ระดับคือ 200, 250 และ 300 ไมโครโมลาร์ มาทาหรือจุ่มรอยแผลของต้นตอส้มเขียวหวานแล้วทิ้งไว้ 2-3 นาทีจนสารละลาย GA₃ ถูกดูดซึมเข้าสู่แผล จึงนำตาขอดส้มจุ่มมาติด แต่ละระดับความเข้มข้นของ GA₃ ทำ 3 ซ้ำ ซ้ำละ 25 ต้น หลังจากติดตาและเลี้ยงเป็นเวลา 6 สัปดาห์ ตรวจสอบผลสำเร็จการติดตาเปรียบเทียบกันโดยใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด

10. การศึกษาอัตราการเจริญเติบโตของต้นติดตาหลังย้ายปลูก

ย้ายต้นกล้าที่ติดตาในหลอดได้สำเร็จหลังจากสัปดาห์ที่ 5 ซึ่งมีข้อเพียงข้อเดียวและใบแก่เต็มที่ไปปลูกในเรือนระแนง เพื่อป้องกันการเหี่ยวของต้นกล้าทำการคลุมต้นกล้าด้วยถุงพลาสติก ร่วมด้วยการให้น้ำแบบพ่นฝอยเป็นเวลา 1 สัปดาห์ เมื่อต้นกล้าตั้งตัวแล้วแกะถุงพลาสติกที่คลุมออก ให้น้ำด้วยวิธีการธรรมชาติ ตรวจสอบอัตราการเจริญเติบโตโดยวัดความสูง และจำนวนข้อที่พัฒนา หลังจากเลี้ยงเป็นช่วง ๆ

11. การศึกษาการสร้างยอดรวมจากการเพาะเลี้ยงเมล็ดมังคุด

เลี้ยงเมล็ดมังคุดในอาหารสูตรดัดแปลง MS เต็ม BA หรือ KN 4 ระดับความเข้มข้น คือ 1, 10, 20, และ 50 ไมโครโมลาร์ แต่ละชนิดและระดับความเข้มข้นของสารควบคุมการเจริญเติบโตทำการเลี้ยง 4 ซ้ำ ซ้ำละ 10 เมล็ด เปรียบเทียบการสร้างยอดรวมจากหน่วยทดลองข้างต้นหลังจากเลี้ยงเป็นเวลา 3 สัปดาห์

สำหรับเมล็ดที่ออกยอดหลักเพียงยอดเดียวหลังจากตัดแยกยอดไปชักนำราก หรือตอกกิ่งบนต้นตอพะวาแล้วย้ายไปเลี้ยงในอาหารสูตรเต็มร่วมด้วย BA ระดับความเข้มข้นข้างต้น ทำการตรวจสอบการสร้างยอดรวมหลังจากเลี้ยงต่อไปอีกเป็นเวลา 3 สัปดาห์

12. การศึกษาเทคนิคตอกกิ่งมังคุดในหลอดทดลอง

ในการวิจัยนี้ใช้กิ่งเลี้ยงมังคุดในหลอดทดลอง และกิ่งเลี้ยงมะพูดที่ชักนำนอกหลอด(กิ่งเลี้ยงมะพูดได้จากการชักนำให้มีการแตกตาข้างจากต้นกล้านอกหลอดภายใต้การใช้สารควบคุมการเจริญเติบโตไซโตไคนินชนิด และระดับความเข้มข้นต่างๆ จืดผ่านเป็นเวลา 8 สัปดาห์ นำกิ่งที่แตกจากต้นกล้ามาฟอกฆ่าเชื้อที่ผิวเตรียมใช้เป็นกิ่งเลี้ยง) นำกิ่งเลี้ยงของพืชทั้งสองมาต่อบนต้นตอพะวาโดยวิธีการเสียบลิ้ม(cleft grafting) ใช้ใบมีดผ่าตัดเนื้อต้นตอเป็นรูปตัววีลึก 5 มม ล้างยางบริเวมรอยตัดด้วยกรดแอสคอร์บิกเข้มข้น 200 มก/ล ซับรอยตัดให้แห้งด้วยกระดาษกรองที่อบฆ่าเชื้อแล้ว จากนั้นจึงนำเอากิ่งเลี้ยงมังคุดที่เตรียมไว้ มาตัดแต่งเพื่อให้สามารถวางได้สนิทกับรอยบากบนต้นตอแล้วเคลือบด้วยพาราฟลอสต์เหลว ทลอมที่อุณหภูมิ 37-45 °C เปรียบเทียบกับ

หน่วยทดลองที่ไม่มีการเคลื่อนด้วยพาราพลาสต์ นำต้นที่ได้ไปเลี้ยงในที่ที่มีความเข้ม 750 ลักซ์เป็นเวลา 2 สัปดาห์แรก แล้วจึงทำการย้ายไปเลี้ยงในที่ที่มีความเข้มแสงเพิ่มขึ้นเป็นลำดับ วิเคราะห์ผลความแตกต่างระหว่างสองปัจจัยโดยอาศัยแผนการทดลอง split plot design ในที่นี้ให้ชนิดของกิ่งเลี้ยง คือ มังคุด และ มะนุด เป็น main plot วิธีการเคลื่อนคือ เคลือบ และไม่เคลือบ เป็น sub plot แต่ละหน่วยทดลองทำ 4 ซ้ำ ซ้ำละ 25 ต้น ตรวจผลความสำเร็จหลังจากการต่อกิ่งเป็นเวลา 2 สัปดาห์ขึ้นไป

13. การศึกษาวิธีการต่อกิ่งมังคุดในหลอดทดลอง

การศึกษานี้เพื่อเปรียบเทียบวิธีการต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวา 3 วิธีคือ

13.1 วิธีต่อกิ่งแบบเสียบลิ้ม (cleft grafting)

13.2 วิธีต่อกิ่งแบบเข้าเดือย (saddle grafting)

13.3 วิธีต่อกิ่งแบบเข้าลิ้น (whip grafting)

ในการต่อกิ่งด้วยวิธีการต่างๆ ข้างต้นใช้ต้นตอพะวาที่เลี้ยงดูในอาหารร่วมกับด้วย BA เข้มข้น 40 ไมโครโมลาร์อายุ 4 สัปดาห์หลังจากการต่อกิ่งด้วยวิธีการต่างๆ แล้วล้างยางบริเวณรอยต่อด้วยกรดแอสคอร์บิก 200 มก/ล จากนั้นหุ้มด้วยพาราพลาสต์เลี้ยงภายใต้การให้แสงความเข้ม 2,500 ลักซ์เป็นเวลา 14 ชั่วโมงเป็นเวลา 4 สัปดาห์ ตรวจผลความสำเร็จในการต่อกิ่งจากการประสานของรอยต่อและความมีชีวิตของยอด แต่ละวิธีการที่ศึกษาทำ 3 ซ้ำ ซ้ำละ 25 ต้น วิเคราะห์ผลความแตกต่างของแต่ละวิธีโดยใช้แผนการทดลองแบบสุ่มตลอด

14. การศึกษาผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อความสำเร็จในการต่อกิ่งมังคุด

การทดลองนี้ศึกษาการใช้สารควบคุมการเจริญเติบโต 2 ชนิดคือ BA และ GA₃ 3 ระดับความเข้มข้นคือ 100, 200, และ 300 ไมโครโมลาร์ หลังจากทำแผลกิ่งเลี้ยงและต้นตอและล้างรอยแผลด้วยกรดแอสคอร์บิกแล้ว ชับด้วยกระดาษกรองฆ่าเชื้อให้แห้ง นำต้นตอและกิ่งเลี้ยงไปจุ่มแช่ในสารละลาย BA และ GA₃ เป็นเวลา 1 นาที ให้รอยแผลสัมผัสกับสารละลายทิ้งไว้จนสารละลายถูกดูดเข้าสู่แผลจนแห้ง ต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวาจากนั้นเคลือบด้วยพาราพลาสต์ นำไปเลี้ยงในสภาพที่เหมาะสม หลังจากเลี้ยงเป็นเวลา 4 สัปดาห์ตรวจผลสำเร็จการต่อกิ่งจากแต่ละชนิดและระดับความเข้มข้นของ BA และ GA₃ (แต่ละชนิดและระดับความเข้มข้นของสารควบคุมการเจริญเติบโตทำการทดลอง 3 ซ้ำ ซ้ำละ 25 ต้น)

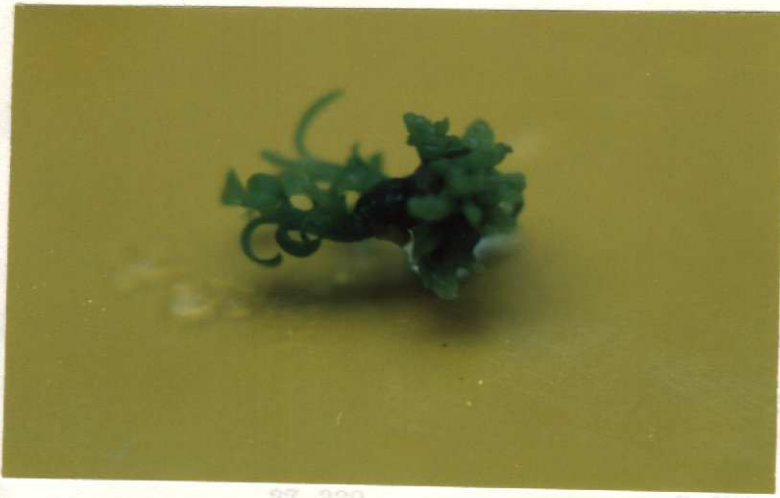
ผลการทดลอง

1. การศึกษาการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนต่างๆของต้นกล้วยมุก

ในระหว่างชิ้นส่วนทั้งหมดที่ทำการทดสอบพบว่าลำต้นข้อที่ 1 นับจากใบเลี้ยงขึ้นไปให้เปอร์เซ็นต์การสร้างยอดรวมเฉลี่ยสูงสุด รองลงมาได้แก่ข้อใบเลี้ยง ข้อลำต้นที่ 2 และชิ้นส่วนปลายยอด(ภาพที่ 3) สารควบคุมการเจริญเติบโตที่เหมาะสมคือ NAA เข้มข้น 0.1 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมด้วย BA เข้มข้น 2 มิลลิกรัมต่อลิตร ระดับความเข้มข้นของสารควบคุมการเจริญเติบโตดังกล่าวสามารถชักนำการสร้างยอดรวมได้ 90 เปอร์เซ็นต์การเพิ่มความเข้มข้น NAA จาก 0.1 เป็น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ให้ผลชักนำการสร้างยอดรวมได้ใกล้เคียงกันแต่ต้องลดความเข้มข้นของ BA ลงเป็น 1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ในทำนองเดียวกับจำนวนยอดรวมที่สร้าง พบว่า NAA และ BA ระดับความเข้มข้นข้างต้นสามารถชักนำให้ชิ้นส่วนข้อของลำต้นข้อที่ 1 สร้างยอดรวมเฉลี่ยสูงสุด 5.6 ยอดต่อข้อ 1 ข้อ ชิ้นส่วนที่สร้างยอดรวมรองลงมาคือ ข้อใบเลี้ยง ข้อลำต้นที่ 2 และปลายยอดตามลำดับ การใช้ BA ระดับความเข้มข้นสูงกว่านี้ผลทำให้อัตราการยืดยาวของยอดรวมแต่ละยอดลดลง จึงทำให้การตัดแยกเนื้อเยื่อเจริญส่วนยอดมาใช้ในทำ STG ลำบาก (ภาพที่ 4)



ภาพที่ 3 ผลของ NAA และ BA ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อการชักนำยอดรวมจากชิ้นส่วนต่างๆ ของต้นกล้วยมุกในหลอดทดลอง



27.330

3.400



ภาพที่ 4 ยอดรวมที่ชักนำจากการเลี้ยงชิ้นส่วนข้อต้นกล้าส้มจุก

1. การศึกษาเปรียบเทียบความแข็งแรงของ

2. การศึกษาเปรียบเทียบต้นต่อส้มสีต่าง ๆ ที่มีอิทธิพลต่อความสำเร็จในการทำ

STG

จากการติดตามขนาดลำต้นของต้นต่อส้มสีต่าง ๆ ในหลอดทดสอบ และตรวจผลหลังจากติดตามเป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่าส้มจี๊ดให้ผลสำเร็จในการติดตามขนาดลำต้นสูงสุด 68 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาได้แก่ส้มเขียวหวานร้อยละ 51 และต้นต่อมะนาวให้เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จในการติดตามขนาดลำต้นต่ำสุด ทำนองเดียวกับอัตราการเจริญเติบโตของตาที่ทำการติดบนต้นต่อส้มจี๊ดมีการยืดยาวสูงที่สุด รองลงมาได้แก่ต้นต่อส้มเขียวหวาน และต้นต่อมะนาวตามลำดับ (ตารางที่ 1)

ตารางที่ 1 อิทธิพลของต้นตอส้มพันธุ์ต่าง ๆ ที่มีต่อความสำเร็จในการทำ STG ในหลอดทดลอง (ทำการตรวจผลหลังจาก STG เป็นเวลา 8 สัปดาห์)

ต้นตอส้ม	%ต้นติดตา	ความยาวกิ่งตาทหลังจากติด (มม)
ส้มจี๊ด	68.305 ^a	7.687 ^a
มะนาว	27.330 ^c	3.400 ^b
ส้มเขียวหวาน	51.257 ^b	4.500 ^b
cv(%)	11.46	23.20

source	df	ms	F	prob. >F
%ต้นติดตา				
ต้นตอ	2	1694.728	53.867	0.00001**
error	9	31.461		
ความยาวกิ่งตา				
ต้นตอ	2	19.835	13.645	0.0018**
error	9	1.454		

3. การศึกษาอายุของต้นตอส้มต่อความสำเร็จ STG

จากการศึกษาต้นตอส้มพันธุ์และอายุต่าง ๆ พบว่าต้นตอส้มทุกสปีชีส์อายุ 6-7 วัน (มีความสูงโดยเฉลี่ย 3.5-4 เซนติเมตร) ให้เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จของการติดตาสูงกว่าต้นตอที่มีอายุ 4-5 วัน (ความสูงเฉลี่ย 3 เซนติเมตร) และต้นตอที่มีอายุ 3 และ 8 วัน (ความสูงเฉลี่ย 2 และ 6 เซนติเมตร) ตามลำดับ (ภาพที่ 5 ตารางที่ 2)

รูปที่ 2 แสดงอัตราส่วนของราก และอายุของ ต้นต่อความสูงต้น

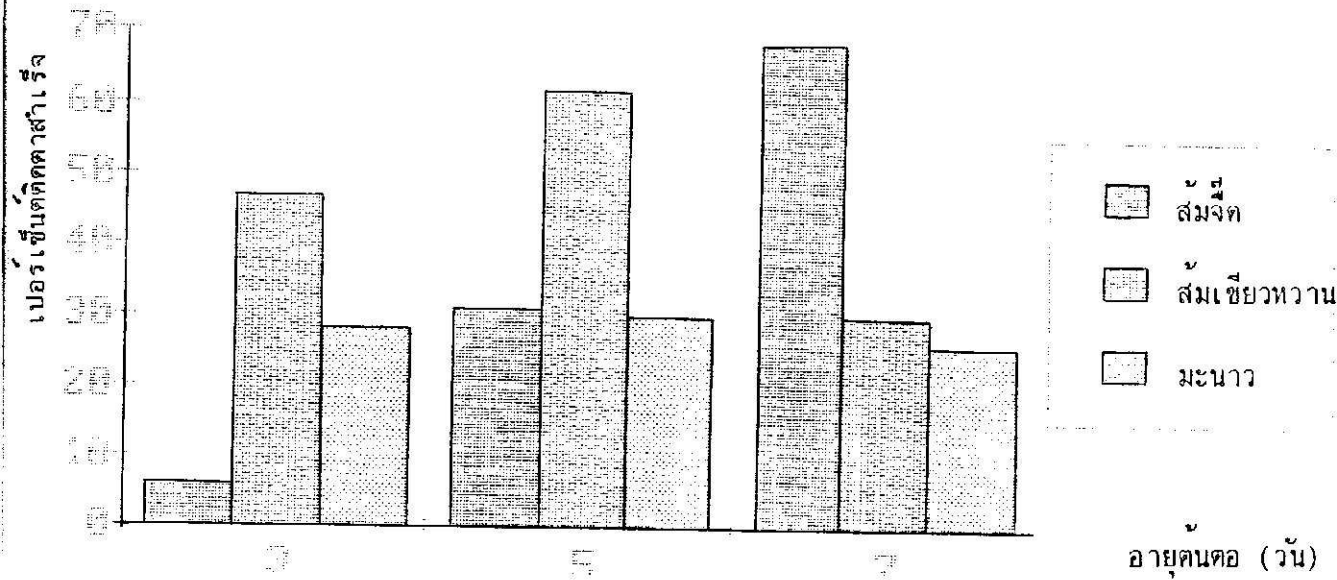
อายุ (วัน)	ขนาดความสูงของต้น (cm)	เปอร์เซ็นต์รากต่อความสูงต้น
4	2	6.80
5	3	31.10
7	3	40.51
		34.77



ภาพที่ 5 ต้นต่อสัมพันธ์เขียวหวานอายุ 4, 6, และ 8 วันหลังจากงอก

ตารางที่ 2 แสดงอิทธิพลของชนิด และอายุต้นตอ ที่มีผลต่อเปอร์เซ็นต์ STG

ชนิด	อายุ (วัน)	ขนาดความสูงของต้นตอ (ซม)	เปอร์เซ็นต์ต้นตอติดตามได้สำเร็จ (%)
ส้มจี๊ด	3	2	5.50
	5	3	30.50
	7	4	68.31
เฉลี่ย			34.77
F-test			*
ส้มเขียวหวาน	4	2.5	46.4
	6	3.5	61.6
	8	4.5	47.2
เฉลี่ย			51.73
F-test			ns
มะนาว	4	2.5	28.00
	6	3.5	29.60
	8	4.5	20.00
เฉลี่ย			25.87
F-test			ns



ภาพที่ 6 อิทธิพลของชนิดต้นตอส้มอายุต่างๆ ที่มีต่อผลสำเร็จ STG

จากตารางที่ 2 ภาพที่ 6 พบว่าการใช้ต้นตอส้มจี๊ดอายุ 7 วันให้เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จเท่ากับ 68.31 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือการใช้ต้นตอที่มีอายุ 5 วัน ให้เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จเท่ากับ 30.50 เปอร์เซ็นต์ ส่วนต้นตอส้มจี๊ดอายุ 3 วันให้ผลสำเร็จต่ำสุด 5.50 เปอร์เซ็นต์ สำหรับต้นตอส้มเขียวหวานและมะนาวให้ผลสำเร็จ STG ในทำนองเดียวกันคือต้นตออายุ 6 วันที่ดีที่สุด ต้นตออ่อนหรือแก่กว่านี้ให้ผลสำเร็จ STG ลดลง

4. การศึกษาชนิดและประเภทของตาสัมพันธ์ต่อความสำเร็จ STG

จากการศึกษาเปรียบเทียบความสามารถในการติดตามขนาดเส้นระหว่างพันธู์สัมพันธ์และสัมจุก พบว่าพันธู์สัมพันธ์มีอิทธิพลต่อความสำเร็จในการติดตามด้วยเช่นกัน และจากการศึกษานี้พบว่าพันธู์สัมพันธ์ให้เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จในการติดตามดังแสดงในตารางที่ 3

ตารางที่ 3 อิทธิพลของพันธู์สัมพันธ์ที่มีผลต่อเปอร์เซ็นต์ความสำเร็จในการติดตามบนต้นต่อสัมจุกหลังจากทำการติดตามแล้วเป็นเวลา 4 สัปดาห์

พันธู์	จำนวนต้นที่ทำการติดตาม (ต้น)	เปอร์เซ็นต์การติดตามได้สำเร็จ* (%)
สัมพันธ์	100	30.30
สัมจุก	200	37.48

* เฉลี่ยจากเปอร์เซ็นต์การติดตามได้สำเร็จจากตาในหลอดทดสอบและในแปลง

จากตารางที่ 3 พบว่าการติดตามสัมพันธ์สัมพันธ์บนต้นต่อสัมจุกให้เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จเท่ากับ 30.3 เปอร์เซ็นต์ ส่วนการติดตามสัมจุกบนต้นต่อสัมจุกจะให้เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จเท่ากับ 37.48 เปอร์เซ็นต์ สูงกว่าสัมพันธ์เล็กน้อย

จากการศึกษาเปรียบเทียบการใช้ชิ้นส่วนตาจากสองแหล่ง พบว่าการใช้ชิ้นส่วนของตาสัมจุกในหลอดทดสอบให้เปอร์เซ็นต์ความสำเร็จมากกว่าตาที่เก็บรวบรวมจากแปลงปลูกดังแสดงในตารางที่ 4

ตารางที่ 4 อิทธิพลของตายอด และตาข้าง ที่มีผลต่อเปอร์เซ็นต์ความสำเร็จในการติดตามบนต้นต่อสัมจุก หลังจากทำการติดตามได้ 4 สัปดาห์

ประเภทของตา	จำนวนต้นที่ทำการติดตาม (ต้น)	เปอร์เซ็นต์การติดตามได้สำเร็จ (%)
สัมพันธ์	ในหลอด	-
	ในแปลง	100
สัมจุก	ในหลอด	52.75
	ในแปลง	22.20

- ไม่ได้ทำการทดลอง

5. การศึกษาต้นพันธุ์ลัมลุกที่เก็บรวบรวมตามความสำเร็จ STG

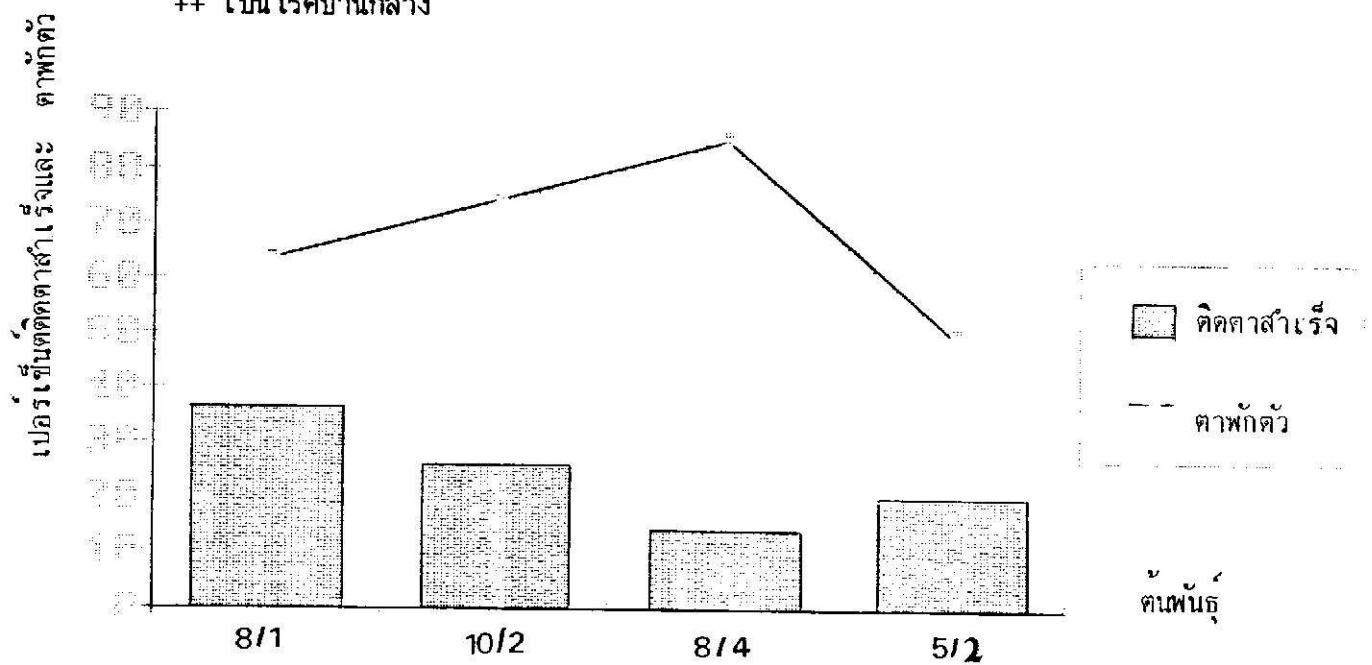
จากการติดตามลัมลุกต้นพันธุ์ต่างๆ ที่เก็บรวบรวมจากแปลงบนต้นต่อลัมเขียวหวานพบว่าต้นพันธุ์ที่มีอาการโรคเล็กน้อย ให้เปอร์เซ็นต์การติดตามสำเร็จสูงกว่าต้นพันธุ์ที่แสดงอาการโรครุนแรง (ตารางที่ 5 ภาพที่ 7)

ตารางที่ 5 อิทธิพลของลัมลุกต้นต่างๆ ในแปลงปลูกต่อผลสำเร็จ STG

หมายเลขต้นพันธุ์	ความรุนแรงของโรค	เปอร์เซ็นต์ติดตามสำเร็จ	เปอร์เซ็นต์ตาแพกตัว
8/1	+	36.65	63.34
10/2	+	25.89	74.11
8/4	++	14.55	85.45
5/2	+	20.00	50.00
F-test		ns	ns
cv(%)		68.33	16.39

+ เป็นโรคน้อย

++ เป็นโรคนานกลาง



ภาพที่ 7 อิทธิพลของลัมลุกต้นต่างๆ ที่มีต่อผลสำเร็จ STG

6. การศึกษาตำแหน่งการวางตาต่อความสำเร็จ STG

จากการศึกษาการวางตาบนต้นตอ 2 ตำแหน่งพบว่าให้ผลสำเร็จ STG ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ(ตารางที่ 6)

ตารางที่ 6 ผลของตำแหน่งการวางตาสัมกับต้นตอสัมพันธ์เขียวหวานต่อผลสำเร็จ STG

ตำแหน่งการวาง	เปอร์เซ็นต์ติดตาสำเร็จ	เปอร์เซ็นต์ตาดำกั่ว
ฐานสามเหลี่ยมแนวตั้ง	28.06	71.93
ฐานสามเหลี่ยมแนวนอน	24.30	75.70
F-test	ns	ns
cv(%)	38.99	30.26

จากตารางที่ 9 พบว่าการวางตาในลักษณะวางตั้งบนฐานสามเหลี่ยมให้เปอร์เซ็นต์ติดตาสำเร็จสูงกว่าทั้งนี้เพราะการประสานของเนื้อเยื่อเจริญเป็นไปได้ดีกว่าตามหลักของแรงโน้มถ่วงผลที่ตามมาคือมีการสร้างแคลลัสเชื่อมตรงรอยต่อได้ดีกว่าการวางตาในอีกลักษณะหนึ่ง (ภาพที่ 8)



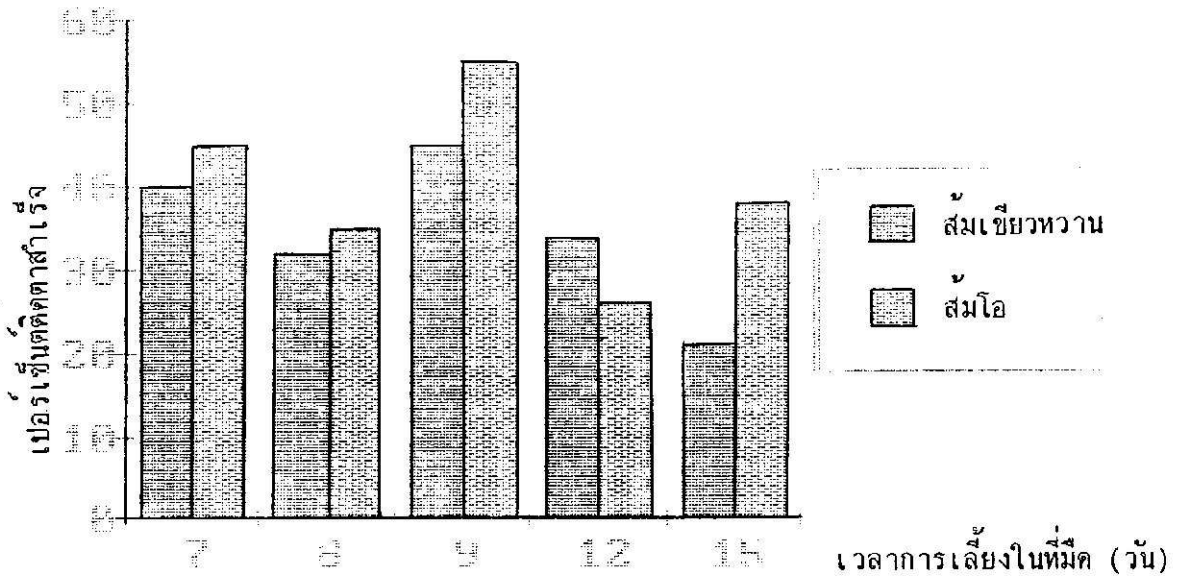
ภาพที่ 8 การสร้างแคลลัสตรงรอยต่อระหว่างตาและต้นตอเมื่อวางตาบนฐานสามเหลี่ยมแนวตั้ง

7. การศึกษาสภาพการเลี้ยงภายหลังติดตามต่อผลสำเร็จ STG

จากผลการเลี้ยงต้นติดตามในสภาพที่มีดเป็นเวลาดังกล่าว หลังจากติดตามเรียบร้อยแล้วพบว่าเวลามีผลต่อความสำเร็จในการติดตามแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ($p < .05$) การทรีดในที่มืดเป็นเวลา 9 วันให้ผลสำเร็จการติดตามสูงสุดเป็นไปในทำนองเดียวกันทั้งส้มโอ และส้มเขียวหวาน หลังจาก 9 วันความสำเร็จในการติดตามลดลง (ตารางที่ 7) อย่างไรก็ตามต้นต่อส้มทั้งสองพันธุ์ที่ทดสอบให้ผลความสำเร็จในการติดตามในหลอดทดสอบโดยเฉลี่ยแตกต่างกันเล็กน้อยกว่าคือ ต้นต่อส้มโอให้ผลสูงกว่าต้นต่อส้มเขียวหวาน (ตารางที่ 7 ภาที่ 9)

ตารางที่ 7 อิทธิพลของต้นต่อและเวลาการเลี้ยงต้นติดตามในที่มืดต่อผลสำเร็จ STG (ตรวจผลหลังจากทำ STG เป็นเวลา 5 สัปดาห์)

ชนิดต้นต่อ	จำนวนวันที่ทรีดในที่มืด	%ต้นติดตาม
ส้มเขียวหวาน	7	40a
	8	32b
	9	45a
	12	34bc
	15	21c (cv = 10.82)
เฉลี่ย		34.4
ส้มโอ	7	45b
	8	35c
	9	55a
	12	26d
	15	38bc (cv = 10.95)
เฉลี่ย		39.8



ภาพที่ 9 ผลของขั้นตอนและการเลี้ยงต้นติดตาในที่มืดต่อผลสำเร็จ STG

8. การศึกษาการเตรียมตายอดส้มจุกที่อุณหภูมิ 38+1 องศาเซลเซียสต่อผลสำเร็จ STG จากวิธีการเตรียมตายอดทั้ง 2 วิธีพบว่า การเตรียมตายอดที่อุณหภูมิ 38±1 องศาเซลเซียส ให้ผลสำเร็จ STG 61.6 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติกับการเลี้ยงตายอดไว้ที่อุณหภูมิธรรมดาซึ่งให้ผลสำเร็จ STG เพียง 26.4 เปอร์เซ็นต์ (ตารางที่ 8)

ตารางที่ 8 ผลการเตรียมตายอดส้มจุกที่อุณหภูมิ 27+1 และ 38+1 องศาเซลเซียสต่อผลสำเร็จ STG

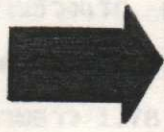
การเตรียมตายอด	เปอร์เซ็นต์ติดตาสสำเร็จ
27+1 องศาเซลเซียส	26.40
38+ องศาเซลเซียส	61.60
F-test	*
cv(%)	33.15

9. การศึกษาผลของ GA₃ ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อผลสำเร็จ STG

จากการใช้ GA₃ ระดับความเข้มข้นต่างๆ พบว่า GA₃ ระดับความเข้มข้นเพิ่มขึ้นมีผลส่งเสริมความสำเร็จการติดตาในหลอดทดสอบให้สูงขึ้นเปรียบเทียบกับที่ไม่ใช้ (ตารางที่ 9) อย่างไรก็ตามไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ

ตารางที่ 9 ผลของ GA₃ ระดับความเข้มข้นต่างๆ ต่อความสำเร็จในการติดตาในหลอดทดสอบ

ความเข้มข้น GA ₃ (ไมโครโมลาร์)	เปอร์เซ็นต์ติดตาสสำเร็จ
100	46.5
200	30.4
300	41.2
F-test	ns
cv(%)	25.99



ภาพที่ 10 วิธีการตัดตาสัมจุดขนาดเล็กบนต้นต่อสัมพันธ์หวานในหลอดทดลอง

10. การศึกษาอัตราการเจริญเติบโตของต้นติดตาหลังย้ายปลูก

การย้ายต้นส้มที่ผ่านการติดตาในหลอดทดสอบลงแปลงปลูกให้ผลสำเร็จสูง 100% ภายใต้การให้น้ำแบบพ่นหมอกต้นกล้ามีการเจริญเติบโตในช่วงแรก อันเนื่องมาจากการย้ายเลี้ยงที่เรียกว่า *transplanting shock* การเจริญเติบโตเป็นไปอย่างรวดเร็วหลังจากย้ายเลี้ยง 3 สัปดาห์ ในช่วงเวลานี้กิ่งตาดำที่พัฒนามาจากตาดำที่ติดมีความยาว 1.78 ซม มีข้อ 6.41 ข้อ ต่อมาอีก 3 สัปดาห์การเจริญเติบโตและพัฒนาการของข้อเพิ่มขึ้น 2-3 เท่า (ตารางที่ 10) หากช่วยขยายพันธุ์ในเรือนเพาะชำโดยการเสียบกิ่งขนาดเล็กช่วยให้สามารถเพิ่มอัตราการขยายพันธุ์ได้ 5-6 เท่าในเวลา 3 เดือนนั้นคือต้นส้มที่ปลอดโรคในแปลงปลูก 20-24 ต้นจากติดตา 1 ต้นในเวลา 1 ปี อย่างไรก็ตามในปีถัดมาสามารถเพิ่มจำนวนได้มากถึง $(20-24) \times (5-6) \times 4 = 400-600$ ต้น หากผลิตต้นที่ปลอดโรคในหลอด 100 ต้นแล้วทำการขยายพันธุ์ด้วยวิธีการดังกล่าวภายในเวลา 2 ปี สามารถผลิตวัสดุปลอดโรคได้ 40,000-60,000 ต้น

ตารางที่ 10 การเจริญเติบโตและพัฒนาการของกิ่งพันธุ์ส้มจุกที่ได้จากการทำ STG แล้ว นำออกไปติดตาต่อกิ่งกับต้นต่อในเรือนเพาะชำ

อายุกิ่งพันธุ์ (เดือน)	ความสูง (ซม)	จำนวนข้อ	จำนวนใบ
3	1.78+1.07	6.41+2.28	7.41+2.00
6	7.43+3.22	17.50+6.59	10.79+4.92

11. การศึกษาการสร้างยอดรวมจากการเพาะเลี้ยงเมล็ดมังคุด

ผลการสำรวจความสามารถของไฮโดโคเนินทั้งสองชนิด ในการชักนำให้มีการพัฒนา ยอดรวมจากเมล็ดในการทดลองนี้พบว่า ไฮโดโคเนินในรูป BA ชักนำให้มีการพัฒนาของยอดรวม และตายอดได้ในขณะที่ KN ไม่มีผล (ตารางที่ 11) การสร้างยอดรวมดังกล่าวเพิ่มขึ้นเมื่อความเข้มข้นของ BA เพิ่มขึ้น การสร้างยอดรวมในอาหารสังเคราะห์ที่มี BA เข้มข้น 20 มก/ล ชักนำ ยอดรวมได้สูงสุด 73 เปอร์เซ็นต์(ภาพที่ 11) BA ระดับความเข้มข้นสูงกว่านี้ชักนำยอดรวมได้ลดลงนอกจากนี้การเจริญเติบโตหรือการยืดยาวของยอดเมื่อใช้ BA ระดับความเข้มข้นสูงไม่ดีขึ้น การนับจำนวนยอดจึงทำได้ลำบาก (ตารางที่ 11) อย่างไรก็ตามเมื่อทำการย้ายกลุ่มยอดรวมไปเลี้ยงบนอาหารที่มีระดับความเข้มข้นของ BA ต่ำจะช่วยให้มีการยืดยาวได้เร็วขึ้น

เมล็ดที่งอกเพียง 1-2 ต้นหลังจากการตัดยอดชุดแรกที่แตกออกมาจากเมล็ดใน ช่วง 3 สัปดาห์แรกแล้วทำการตัดแบ่งย้ายเลี้ยง ไปในสูตรอาหารเต็มที่มีระดับความเข้มข้นของ BA ต่ำ

ต่างกันพบว่าให้ผลในทำนองเดียวกัน กล่าวคือ ระดับความเข้มข้นของ BA ต่ำ ๆ ส่งเสริมการสร้างยอด และการเจริญของยอดเป็นไปได้ดี (ตารางที่ 12) การทดลองนี้แสดงให้เห็นว่า การชักนำให้เกิดยอดรวมในไม้ผลขึ้นต้นจากเมล็ดประสบความสำเร็จโดยการใช้ BA ระดับความเข้มข้นสูงในอาหารเริ่มแรก แล้วย้ายไปเลี้ยงในอาหารสูตรเดิมที่ลดความเข้มข้น BA ลงเพื่อชักนำการยืดยาวของยอดช่วยให้สามารถเพิ่มจำนวนต้นพันธุ์ได้เร็วยิ่งขึ้น จากการทดลองนี้จึงชี้ให้เห็นว่าวิธีการดังกล่าวสามารถช่วยขยายพันธุ์เพื่อเพิ่มจำนวนต้นมังคุดเพื่อรองรับการเสียบยอดในตลอดตลอดสลับที่จะกระทำต่อไป นอกจากนี้แล้วยังสามารถชักนำการสร้างรากจากยอดในสูตรอาหารเดิมที่มีผงถ่าน 0.25 เปอร์เซ็นต์ IAA 10 ไมโครโมลาร์ และ BA 1 ไมโครโมลาร์ รากงอกจากฐานลำต้นที่ตัดย้ายภายใน 2 อาทิตย์ได้เป็นต้นกล้าสมบูรณ์สามารถย้ายลงดินปลูกได้ (ภาคผนวกที่ 2)

ตารางที่ 11 ผลของไซโตไคนินที่มีต่อการสร้างยอดรวมจากการเพาะเลี้ยงเมล็ดมังคุด

	0	1	10	20	50
(ไมโครโมลาร์)					
การชักนำยอดรวม					
Kinetin	no	no	no	no	no
BA	no	yes	yes	yes	yes
อัตราการสร้างยอดรวม (%)					
Kinetin	-	-	-	-	-
BA	-	27.9	43.2	72.9	20.8
การเพิ่มจำนวนและการเจริญของยอด *					
BA	-	ไม่ดี	ปานกลาง	ดี	-
จำนวนของยอดเฉลี่ย **					
BA	-	4	6.2	10.5	3

* ทำการเลี้ยงเมล็ดบนอาหารดังกล่าวข้างต้นเป็นเวลา 3 สัปดาห์ การเจริญของยอดเปรียบเทียบกันระหว่างยอดที่สร้างจากการเลี้ยงช่วงแรก

** จำนวนยอดเฉลี่ยนับภายหลังจากทำการเลี้ยง 3 สัปดาห์ บนอาหารใส่แต่ละสูตรข้างต้น

ตารางที่ 12 ผลของ BA ต่อจำนวนการสร้าง และอัตราการเจริญของยอดรวม
(ตรวจผล 3 สัปดาห์หลังจากทำการย้ายเลี้ยง)

ความเข้มข้น (ไมโครโมลาร์)	จำนวนยอดเฉลี่ยที่ความยาว		
	0.1-0.5 ซม.	0.5-1 ซม.	1-2 ซม.
0*	-	-	-
1	5	4	3
10	9.5	5	-
20	18	5	-
50**	20	-	-

* เกิดยอดเพียงยอดเดียวในสูตรอาหารเริ่มแรก

** ตายอดมีขนาดเล็กมากเกิดเป็นกระจุกบริเวณผิวเมล็ด



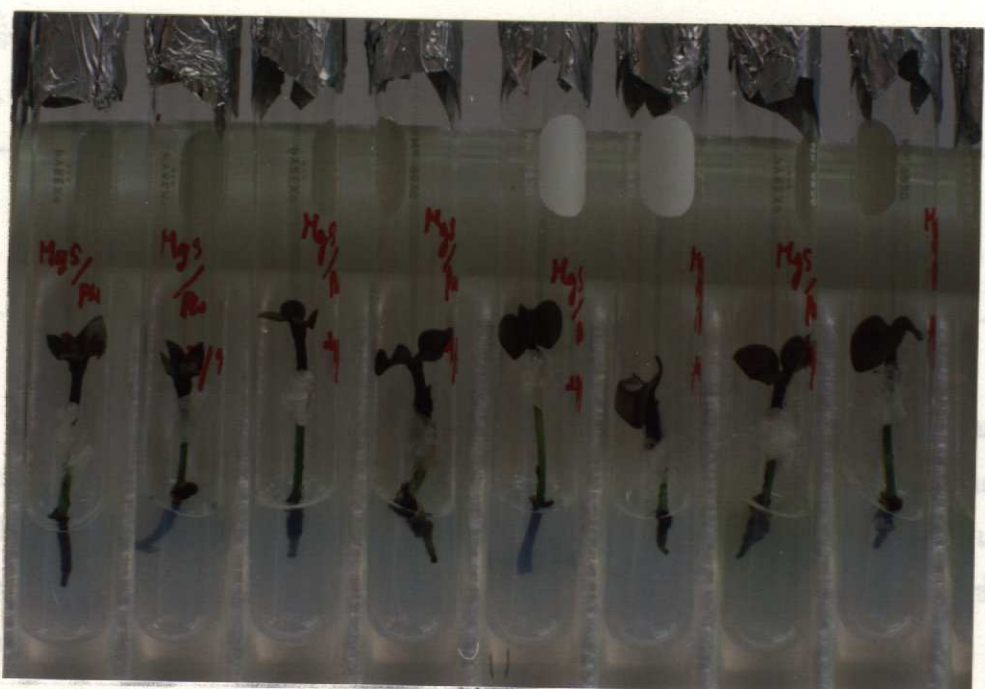
ภาพที่ 11 การชักนำยอดรวมจากการเพาะเลี้ยงเมล็ดมังกุดในอาหารสูตรดัดแปลง MS เต็ม BA เข้มข้น 20 ไมโครโมลาร์

12. การศึกษาเทคนิคต่อกิ่งมั่งคุดในหลอดทดลอง

การศึกษาเปรียบเทียบการต่อกิ่งด้วยวิธีการเคลื่อนพาราพลาสต์ให้ผลสำเร็จ 100 เปอร์เซ็นต์ ทั้งในมั่งคุดและมะพูดสูงกว่าการต่อกิ่งด้วยวิธีการไม่เคลื่อนพาราพลาสต์ ในหน่วยทดลองที่ไม่มีการเคลื่อนพาราพลาสต์ให้ผลสำเร็จในการต่อกิ่งมะพูดร้อยละ 20.82 ในขณะที่มั่งคุดจะไม่ประสบความสำเร็จเลย (ตารางที่ 13 ภาพที่ 12)

ตารางที่ 13 เปรียบเทียบความสำเร็จในการต่อกิ่งมั่งคุดและมะพูดบนต้นตอพะวา เปรียบเทียบระหว่างการเคลื่อนและไม่เคลื่อนพาราพลาสต์

กิ่งเลี้ยง	เปอร์เซ็นต์การต่อกิ่ง		เฉลี่ย	F-test
	เคลื่อนพาราพลาสต์	ไม่เคลื่อนพาราพลาสต์		
มะพูด	100	20.82	60.41	*
มั่งคุด	100	0	50.00	*
เฉลี่ย	100	10.41		
F-test	ns	*		



ภาพที่ 12 การต่อกิ่งมั่งคุดบนต้นตอพะวาโดยใช้เทคนิคการหุ้มรอยต่อด้วยพาราพลาสต์

จากตารางที่ 13 พบว่าพาราพลาสต์มีผลช่วยลดอัตราการคายน้ำของรอยแผลที่เกิดจากการต่อกิ่ง นอกจากนี้อาจช่วยดูดซับอนุภาคยางที่บริเวณรอยต่อ และยังพบว่าการใช้พาราพลาสต์ที่ห่อมที่อุณหภูมิสูง 37-45 °C ช่วยกระตุ้นการเจริญเติบโตของเซลล์บริเวณรอยต่อ หรือยับยั้งการสร้างและไหลของอนุภาคของยางได้ดี ผลดีของพาราพลาสต์อีกประการหนึ่งคือเมื่อเย็นตัวลงช่วยตรึงรอยต่อให้คงตัว ไม่มีการเคลื่อนของกิ่งเลี้ยงช่วยให้การประสานของรอยต่อระหว่างต้นตอและกิ่งเลี้ยงเป็นไปได้สูง

13. การศึกษาวิธีการต่อกิ่งมังคุดในหลอดทดลอง

จากการศึกษาวิธีการต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวาทั้ง 3 วิธี พบว่าให้ผลไม่แตกต่างกันทางสถิติ วิธีการต่อกิ่งแบบเสียบลิ่มให้ผลสำเร็จการต่อกิ่งในหลอดทดลองสูงสุด 78 เปอร์เซ็นต์ รองลงมาคือการต่อกิ่งแบบเข้าเส้นและแบบเข้าเต็อยให้ผลสำเร็จ 67 และ 55 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ (ตารางที่ 14)

ตารางที่ 14 ผลของการต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวา 3 วิธีการต่อเปอร์เซ็นต์ต่อกิ่งสำเร็จ

วิธีการต่อกิ่ง	เปอร์เซ็นต์ต่อกิ่งสำเร็จ
แบบเสียบลิ่ม	78.23
แบบเข้าเส้น	67.46
แบบเข้าเต็อย	55.23
F-test	ns
cv(%)	14.17

ในการเพาะเลี้ยงเมล็ดมะม่วงและพะวาในหลอดทดลองนั้น ประสพปัญหาปนเปื้อนสูง เมล็ดงอกช้ามากโดยเฉพาะเมล็ดมะม่วงต้องใช้เวลา 3-6 เดือนจึงจะงอกทั้งในหลอดทดลองและในแปลงปลูก ขนาดของลำต้นก็เป็นปัญหาในการเสียบยอดในหลอดทดลอง ต้นพะวามีขนาดเล็กกว่ามังคุดมาก ทำให้การดำเนินการในช่วงแรกประสพปัญหาการเสียบยอดในหลอดทดลองในช่วงแรกจึงทำได้เฉพาะมังคุดกับมังคุด

14. การศึกษาผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อความสำเร็จในการตอ้งมึงคุดจากการใช้ BA หรือ GA₃ ระดับความเข้มข้นต่างๆ ทรีตรอยแผลต้นตอและกิ่งเลี้ยงก่อนตอ้งในหลอดทดลองพบว่า GA₃ ให้ผลสำเร็จ 81 เปอร์เซ็นต์สูงกว่าการใช้ BA ซึ่งให้ผลสำเร็จ 78 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญกับการไม่ใช้สารควบคุมการเจริญเติบโต สำหรับการตอ้งที่ไม่มีการใช้สารทรีดีให้ผลสำเร็จ 78 เปอร์เซ็นต์ (ตารางที่ 15)

ตารางที่ 15 ผลของ BA หรือ GA₃ ระดับความเข้มข้น 100 มก/ลต่อความสำเร็จในการตอ้งมึงคุดในหลอดทดลอง

สารควบคุมการเจริญเติบโต	เปอร์เซ็นต์ตอ้งสำเร็จ
BA	78.74
GA ₃	81.80
F-test	ns

สำหรับระดับความเข้มข้นของสารควบคุมการเจริญเติบโตทั้งสองชนิดที่ใช้ก็ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ การเพิ่มระดับความเข้มข้น BA ช่วยส่งเสริมผลสำเร็จในการตอ้งให้สูงขึ้น อย่างไรก็ตามที่ระดับความเข้มข้นสูงกว่า 200 มก/ลไม่มีผลทำให้เปอร์เซ็นต์ตอ้งสำเร็จเพิ่มขึ้น (ตารางที่ 16)

ตารางที่ 16 ผลของ BA และ GA ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ต่อผลสำเร็จในการต่อกิ่งมังคุด
ในหลอดทดลอง

สารควบคุมการเจริญเติบโต	ระดับความเข้มข้น (ไมโครโมลาร์)	เปอร์เซ็นต์ต่อกิ่งสำเร็จ
	0	78.23
BA	100	77.80
	200	81.50
	300	76.93
	F-test	ns
GA ₃	100	82.69
	200	81.36
	300	81.36
	F-test	ns

15. การศึกษาต้นต่อกิ่งมังคุดหลังย้ายลงดินปลูก

นำต้นมังคุดที่ได้จากการต่อกิ่งบนต้นตอพะวาในหลอดทดลอง ซึ่งเลี้ยงดูภายใต้การให้แสง 14 ชั่วโมงความเข้มแสง 2500 ลักซ์ เป็นเวลา 8 สัปดาห์จำนวน 161 ต้นไปเลี้ยงในเรือนเพาะชำที่มีการควบคุมการให้น้ำระบบพ่นหมอกเป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่าต้นต่อกิ่งตายเป็นจำนวนมากเนื่องมาจากความชื้นสูงมากทำให้เกิดการเน่า เมื่อถอนต้นที่ตายมาดูสังเกตเห็นว่ารากไม่มีการเจริญเติบโต และแผ่กระจายเหมือนต้นกล้ามังคุดที่ได้จากการทำไมโครคัตติงในหลอดทดลองแม้ว่าการศึกษานี้ให้ผลสำเร็จการต่อกิ่งในหลอดทดลองสูง ดังผลที่เสนอในตารางที่กล่าวมาแล้วก็ตาม เมื่อย้ายต้นกล้าไปปลูกในเรือนระแนงระบบรากของพะวาได้รับการกระทบกระเทือนทำให้เกิดการผลของรากซึ่งเป็นธรรมชาติของพืชในสกุลนี้ การเจริญเติบโตต่อไปได้ด้วยรากชุดใหม่ที่สร้างจากเมล็ดหรือเกิดออกมาจากส่วนใดส่วนหนึ่งของรากแก้วเดิม ดังนั้นการชักนำการสร้างรากที่แข็งแรงก่อนการย้ายปลูก หรือการใช้สารชักนำการสร้างรากในระหว่างที่มีการย้ายลงดินปลูก นับว่ามีความสำคัญ และต้องมีการศึกษาเพื่อให้วิธีการต่อกิ่งในหลอดทดลองเป็นไปอย่างมีประสิทธิภาพ และเนื่องจากการต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวาแล้วทำการตัดแยกเมล็ดพะวาทิ้ง เป็นผลทำให้

การเจริญเติบโตของต้นพะวาหยุดชะงักการเจริญเติบโตทางลำต้นและรากก็อาจเป็นได้ จากการ ลังเกตรากของต้นกล้าพบว่าโดยส่วนใหญ่หยุดชะงักการเจริญเติบโต ไม่มีการแผ่กระจายแม้จะ เลี้ยง ในอาหารที่มีออกซินชนิดและความเข้มข้นต่าง ๆ ดังนั้นการต่อกิ่งแล้วคงเหลือเมล็ดเอาไว้ ระยะหนึ่งก่อนน่าจะให้ผลดีกว่าและจะได้ทำการศึกษาต่อไป

แม้ว่าได้เพาะเลี้ยงเมล็ดพะวาในอาหารสูตรพื้นฐานและสูตรตัดแปลง MS ร่วมกับ BA ระดับความเข้มข้นสูงก็ตามการเจริญเติบโตของต้นกล้าวัดจากขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางยังคงมี ขนาดเล็กกว่ากิ่งเลี้ยงมิ่งคุดเล็กน้อย และยังคงเป็นปัญหาสำคัญในการต่อกิ่งในหลอดทดลอง นอกจากนั้นการเพาะเลี้ยงเมล็ดในอาหารที่มี BA ระดับความเข้มข้นสูงมีผลยับยั้งการเจริญของรากซึ่งมี ผลต่อความสำเร็จในการย้ายต้นต่อกิ่งลงดินปลูก



ภาพที่ 13 เทคนิคการต่อกิ่งมิ่งคุดบนต้นตอพะวาในหลอดทดลอง

สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

จากการทดลองทำการติดตามขนาด เล็กของลำม โขนและลำจุก บนต้นตอลำมจีที่มีอายุ และขนาดความสูงแตกต่างกันในหลอดทดลอง พบว่าการใช้ชิ้นส่วนตาของลำจุกให้เปอร์เซ็นต์การติดตามสูงกว่าลำม โขน และการใช้ชิ้นส่วนตาจากหลอดทดลองให้เปอร์เซ็นต์การติดตามสำเร็จสูงกว่า การใช้ตาจากแปลงปลูก ในกรณีอายุและขนาดของต้นตอพบว่าความสูงเฉลี่ย 4-5 เซนติเมตร อายุ 1 สัปดาห์ให้เปอร์เซ็นต์การติดตามได้สำเร็จสูงกว่าต้นตอขนาด และอายุอื่นๆ ผลสำเร็จในการติดตามที่ได้ในการศึกษานี้มีความแปรปรวนค่อนข้างสูง บางการทดลองสูงแต่ในบางการทดลองต่ำ ทั้งนี้มีสาเหตุจากหลายประการ ที่สำคัญคือ ฤดูกาลการเก็บตาจากแปลงปลูก กล่าวคือช่วงฤดูร้อน ต้นลำมมีการขาดน้ำบ้างบางช่วงทำให้กิจกรรมของเนื้อเยื่อเจริญลดลง ส่วนช่วงปลอดฝนในฤดูฝน การพัฒนาของตาดีกว่าทำให้เปอร์เซ็นต์ติดตามสำเร็จสูงกว่าเป็นต้น อาการโรคต้นทรุดโทรมของต้นแม่ที่เก็บกิ่งตาก็มีผลต่อความแข็งแรงของตาและผลสำเร็จในการติดตามในหลอดทดลอง จาก การศึกษานี้พบว่าต้นพันธุ์ที่มีอาการของโรครุนแรง ให้เปอร์เซ็นต์สำเร็จการติดตามต่ำกว่าต้นพันธุ์ที่มี อาการของโรคอ่อนๆ ความสามารถเข้ากันได้ของตาและต้นตออาจมีผลแต่สามารถคัดเลือกตอที่มีความเหมาะสมได้ นอกจากนี้สภาพแวดล้อมการเลี้ยงในหลอดและนอกหลอดทดลอง โดยเฉพาะ ความชื้นมีผลมากต่อความสำเร็จในการติดตาม ทั้งนี้เพราะเปอร์เซ็นต์ตาที่แห้งตายหลังจากติดตามใน หลอดสูง อย่างไรก็ตามสภาพแวดล้อมนอกหลอดเช่นแสง อุณหภูมิก็มีผลเช่นเดียวกันเนื่องจากวิธีการ นี้เป็นการสร้างแผลให้กับต้นตอและตาที่นำมาติด เมื่อชิ้นส่วนพืชเกิดแผลและได้รับแสงเป็นการ เร่งปฏิกิริยาออกซิเดชันการสร้างสารพีนอล ทำให้รอยแผลเป็นสีน้ำตาลการประสานตัวของรอย แผลไม่มี ดังนั้นการเลี้ยงต้นติดตามในที่มืดในช่วงแรกเป็นเวลา 9 วัน จึงให้ผลสำเร็จสูงกว่า การเลี้ยงในที่ที่มีแสงทันที เนื่องจากการติดตามลำจุกในหลอดทดลอง ด้วยวิธีวางตายอดลำจุกบนฐาน ส้ามเหลี่ยมประสมปัญหาการสัมผัสกันของเนื้อเยื่อเจริญที่ทำหน้าที่สร้างกลุ่มมัตก่อน้ำที่อาหาร และ แคลลัสเพื่อเชื่อมรอยต่อระหว่างต้นตอกับกิ่งเลี้ยง ในทางตรงข้ามการวางตายอดในแนวนอน(แนว ตั้งฉากกับแนวเดิม) สามารถมองเห็นแนวของเนื้อเยื่อเจริญได้ชัดเจนกว่าจึงได้ศึกษาเปรียบเทียบ ผลความสำเร็จของการติดตามในหลอดทดลองระหว่าง 2 วิธีการดังกล่าวพบว่าให้ผลสำเร็จการติด ตามในหลอดทดลองไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ การศึกษาการตรึงตายอดลำจุก โดยความร้อนต่อ ความสำเร็จในการทำ SIG การให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 38 °C กับตาลำจุกที่ตัดแยกให้เหลือ apical dome และ leaf primordia 2-3 อันเป็นเวลา 2 สัปดาห์ มีผลส่งเสริมความ สำเร็จการติดตามในหลอดทั้งนี้เพราะอุณหภูมิสูงมีผลต่อการพักตัวของตา ขบวนการเมตาบอลิซึมภายใน เซลล์ถูกจำกัด เมื่อได้รับอุณหภูมิการเลี้ยงที่เหมาะสมในระยะเวลาต่อมาตายอดก็มีความพร้อม ในการเจริญเติบโต นอกจากนี้วิธีการดังกล่าวช่วยยับยั้งการแพร่กระจายไวรัสสาเหตุโรคไปยัง ยอดแขนงที่แตกออกมาใหม่ ทำให้ต้นติดตามที่ได้ปลอดโรคมมากขึ้น

ในการนี้การต่อกิ่งมังคุดในหลอดทดลองนั้น มีความจำเป็นต้องชักนำกิ่งเลี้ยงมังคุดให้มีขนาดเหมาะสมสำหรับต่อกิ่งต้นตอเพราะ กิ่งเลี้ยงสามารถชักนำได้จากชิ้นส่วนที่เป็นไปได้ในตอนนี้คือกิ่งเลี้ยงที่ชักนำจากการเพาะเลี้ยงเมล็ด เนื่องจากเมล็ดมังคุดมีลักษณะเป็นแบบอะโปมิค (apomict) กล่าวคือ ในเนื้อเยื่อเมล็ดสามารถพัฒนาให้ตั้งกล้าจำนวนมากมาจากรังไข่เซลล์หากมีอาหารเลี้ยงต้นอ่อนเท่านั้นที่เพียงพอ การเพาะเมล็ดในดินในสภาพการปลูกธรรมชาติที่เป็นอยู่ชักนำให้เกิดต้นกล้าเพียงต้นเดียว ทั้งนี้อาจเนื่องจากการแก่งแย่งกันของต้นอ่อนในเมล็ดตั้งกล้าต้นแรกที่ยังงอกออกมาไปยังยังการงอกของต้นอ่อนที่ยังงอกออกมา การเลี้ยงเมล็ดบนอาหารสังเคราะห์ร่วมด้วยสารควบคุมการเจริญเติบโตไซโตไคนินในรูป BA อัตราความเข้มข้น 20-50 ไมโครโมลาร์ ช่วยกระตุ้นให้ต้นอ่อนและแต่ละต้นที่ประกอบอยู่ในเมล็ดมีศักยภาพที่จะงอกได้ ในขณะที่ BA ในระดับความเข้มข้นต่ำ 1 ไมโครโมลาร์ ให้อัตราการสร้างยอดรวมที่น้อยกว่าแต่ส่งเสริมการยึดยาวของยอดดีกว่า ดังนั้นการเพาะเลี้ยงเมล็ดมังคุดในอาหารสังเคราะห์เติม BA 25-50 ไมโครโมลาร์ เพื่อชักนำยอดรวมระยะหนึ่งก่อนแล้วย้ายไปเลี้ยงในอาหารที่ลดความเข้มข้น BA ลงเป็น 1 ไมโครโมลาร์ช่วยส่งเสริมการยึดยาวของยอดสามารถผลิตยอดจำนวนมากเพื่อใช้ในการต่อกิ่งมังคุดได้เพียงพอ มีรายงานผลความสามารถในการชักนำยอดรวมจากเมล็ดมังคุดจากหลายห้องปฏิบัติการ (Goh et al., 1988; ธิดารัตน์ น้อยรักษา 2533) อย่างไรก็ตามผลดังกล่าวเป็นไปในทำนองเดียวกัน แตกต่างกันบ้างที่การใช้สารควบคุมการเจริญเติบโต Goh และคณะ (1988) ชักนำยอดรวมจากเมล็ดมังคุดโดยใช้ BA ร่วมกับ NAA นอกจากกิ่งเลี้ยงที่ได้จากการเพาะเมล็ดแล้ว การเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนใบอ่อนก็ให้กิ่งเลี้ยงขนาดเหมาะสมอีกด้วยแต่มีข้อจำกัดว่าอัตราการทวีจำนวนต่ำ ใบอ่อนที่ให้ความสามารถในการสร้างยอดรวมเป็นใบอ่อนสีแดงเท่านั้น ผู้วิจัยเองได้ใช้ความพยายามเพิ่มประสิทธิภาพการชักนำยอดรวมจากใบโดยการตัดแปลงสูตรอาหารและสภาพการเลี้ยงที่เหมาะสม จนถึงปัจจุบันสามารถชักนำยอดรวมจากชิ้นส่วนใบอ่อนได้ประสิทธิภาพสูงกว่าการศึกษาที่ผ่านมา นับเป็นแนวทางการเพิ่มกิ่งเลี้ยงที่มีความเหมาะสมในการต่อกิ่งมังคุดในหลอดทดลองต่อไป จากการศึกษาพัฒนาเทคนิคการต่อกิ่งมังคุดด้วยเทคนิค micrografting หรือ young grafting มาจนถึงปัจจุบันพบว่าโดยทฤษฎีแล้ว สามารถที่จะกระทำได้ แต่ในทางปฏิบัติต้องพบปัญหาอุปสรรคพอสรุปได้ดังนี้คือ

1. ข้อจำกัดของต้นตอ จากการเพาะเลี้ยงต้นตอ 2 ชนิด เพื่อใช้ต่อกิ่งมังคุด คือ ต้นตอมะพูดและต้นตอพะวา พบว่าต้นตอทั้ง 2 ชนิดมีนิสัยการเจริญเติบโตที่ต่างกันมาก ในกรณีของมะพูดมีปัญหาการปนเปื้อนร้อยละ 80-100 ไม่สามารถแก้ปัญหาได้แม้ว่าได้มีการใช้ยาฆ่ารา หรือแบคทีเรีย การเพาะเมล็ดในสภาพปลอดเชื้อหรือในแปลงงอกได้ช้ามาก อายุจากเพาะเมล็ดถึงงอก 3-8 เดือน และจะทยอยงอกมีอัตราการงอกไม่สม่ำเสมอ การใช้ชิ้นส่วนของลำต้นใบมาขยายพันธุ์ในหลอดทดลองไม่ได้ผล จากผลดังกล่าวจึงไม่สามารถนำมะพูดมาทำต้นตอต่อกิ่งกับมังคุดได้ ลำหรับพะวานั้นสามารถแก้ปัญหาการปนเปื้อนได้ร้อยละ 100 จากการลอกเปลือกหุ้มเมล็ด

ชั้นนอกออกก่อนทำการเพาะในสภาพปลอดเชื้อ เมล็ดงอกได้เร็วมาก (เร็วกว่ามิงคุด) แต่เนื่องจากขนาดของต้นเล็กกว่ามิงคุดมาก จึงทำให้การต่อกิ่งเป็นไปได้ในลักษณะที่ไม่สมมูลย์ (กิ่งเลี้ยงมีขนาดโตกว่าต้นต่อ) แม้จะมีการพัฒนาการเพาะเมล็ดพะวาในหลอดทดลอง ในอาหารที่มีความเข้มข้นของไฮโดโคอินในอัตราความเข้มข้น 20-50 ไมโครโมลาร์ ให้ขนาดลำต้นของพะวามีขนาดใหญ่ขึ้นสามารถต่อกิ่งด้วยมิงคุดได้ดีก็ตามปัญหาที่ตามมาของการเพาะเมล็ดในสภาพปลอดเชื้อบนอาหารที่มีไฮโดโคอินเข้มข้นสูง คือการพัฒนาของโรคจากเมล็ดพะวาอันเนื่องมาจากสารควบคุมการเจริญเติบโตทำให้พัฒนาการของรากไม่มีส่งผลให้เปอร์เซ็นต์สำเร็จการย้ายปลูกต่ำ

2. ข้อจำกัดการแห้งของรอยต่อ หลังจากทำการต่อกิ่งมิงคุด หรือมะนูดบนต้นต่อพะวาแล้ว และเลี้ยงดูภายใต้สภาพความชื้นสูง 90-95% ก็ตามอัตราการดูดน้ำของรากพะวาในช่วงแรกต่ำ เนื่องจากมีการเคลื่อนย้ายจิงกระทบกระเทือน ผลที่ตามมาคือการคายน้ำของรอยแผลที่เกิดบริเวณรอยต่อทำให้มีการสูญเสียน้ำมาก เซลล์บริเวณรอยต่อจะเหี่ยวเกิดการแยกตัวของเซลล์บริเวณรอยต่อการต่อกิ่งจึงไม่ประสบผลสำเร็จ การใช้พาราคลาสต์เป็นตัวหุ้มรอยแผลที่ต่อเพื่อแก้ปัญหาดังกล่าวที่เกิดขึ้น ให้ผลดีดังแสดงในรายละเอียดข้างต้นพอสรุปได้ดังนี้

พาราคลาสต์ช่วยตรึงรอยต่อให้แน่น ไม่มีการเคลื่อนตัวของต้นต่อและกิ่งเลี้ยง

พาราคลาสต์ช่วยลดการคายน้ำของรอยแผลที่เกิดจากการต่อกิ่ง

พาราคลาสต์ช่วยลดการสร้างอนุมูลอย่างให้น้อยลง

3. ข้อจำกัดการประสานตัวของเนื้อไม้ภายหลังการต่อกิ่ง เนื่องจากกิ่งเลี้ยงและต้นต่อที่นำมาต่อกิ่ง เป็นพืชคนละสปีชีส์กันและเป็นพืชที่มีอนุภาคของยางมากแม้ในต้นกล้า ดังนั้นอนุภาคของยาง และลักษณะทางสรีรวิทยาของต้นที่แตกต่างกันเป็นผลให้การประสานของรอยต่อเข้ากันได้ไม่ดีเท่าที่ควร มงคลและคณะ (2532) ศึกษาการเข้ากันได้หรือไม่ได้ในพืชตระกูลนี้หลังจากการขยายพันธุ์ไม่อาศัยเพศนอกหลอดทดลองพบว่า เซลล์บริเวณรอยต่อของต้นต่อพะวามีการพัฒนาเนื้อเยื่อเจริญช้ากว่าต้นต่อมะนูด ในทางตรงข้ามเมื่อใช้กิ่งเลี้ยงพะวาต่อบนต้นต่อมะนูดอัตราการสร้างเนื้อเยื่อเจริญเป็นไปได้ดีส่งผลให้กิ่งเลี้ยงพะวาเจริญเติบโตได้ดีด้วย

การต่อกิ่งโดยอาศัยต้นต่อกลาง (intermediated rootstock) มีรายงานว่าสามารถแก้ปัญหาได้ในพืชบางชนิด ในการศึกษานี้ก็เช่นเดียวกันหากประสบปัญหาการต่อกิ่งมิงคุดกับพะวา การต่อกิ่งมิงคุดบนต้นต่อกลางมะนูดที่ต่อกับพะวาก่อนแล้วช่วยให้ประสิทธิภาพการต่อกิ่งมิงคุดในหลอดทดลองเป็นไปได้ดียิ่งขึ้น เนื่องจากการเพาะเลี้ยงมะนูดในหลอดทดลองไม่ประสบผลดังนั้น การใช้ต่อกลางยังคงไม่ประสบผลสำเร็จ

การใช้ BA และ GA₃ ทาหรือจุ่มแช่แผลของต้นต่อและกิ่งเลี้ยงพบว่าช่วยเพิ่มประสิทธิภาพการต่อกิ่งให้สูงขึ้นทั้งนี้เพราะสารควบคุมการเจริญเติบโตช่วยส่งเสริมการสร้างแคลลัสบริเวณแผลเพิ่มการประสานของรอยต่อให้เป็นไปได้ดียิ่งขึ้น อย่างไรก็ตามการใช้สารควบคุมการเจริญเติบโตชนิดอื่น เช่นออกซินในรูปแบบต่างๆ คาดว่าให้ผลดีเช่นเดียวกัน

นอกจากเทคนิคการต่อกิ่งในหลอดทดสอบจะเป็นแนวทางในการเร่งระยะเวลาการติดผลของไม้ผลทั่วไปแล้ว ต้นพืชที่ได้จากการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อจากส่วนต่าง ๆ สามารถออกดอกและติดผลเร็วกว่าการปลูกด้วยเมล็ดทั้งนี้เพราะในทางทฤษฎีแล้วการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชไปลดระยะเวลาการเป็นหนุ่มสาว ทำให้การเจริญเติบโตทางลำต้นสั้นลง ในการศึกษานี้ได้ตัดแยกยอดแต่ละยอดที่พัฒนามาจากการเพาะเลี้ยง เมล็ดมังคุดมาชักนำรากด้วยวิธีการที่เรียกว่าไมโครคัตติง หรือ *in vitro microcutting* หลังจากนั้นย้ายต้นกล้าที่มีรากแล้วไปดูแลในเรือนเพาะชำเพื่อศึกษาการเจริญเติบโตเปรียบเทียบกับต้นกล้าที่ได้จากการปลูกด้วยเมล็ดต่อไป การใช้เทคนิคดังกล่าวทำให้การขยายพันธุ์มังคุดด้วยเทคนิค *micropropagation* เป็นไปได้สูง นอกจากจะช่วยขยายพันธุ์มังคุดแล้ว การศึกษาการเร่งระยะเวลาการให้ผลผลิต การเก็บรักษาเชื้อพันธุ์มังคุดในหลอดทดลอง ตลอดจนการชักนำการกลายพันธุ์เพื่อผลิตมังคุดพันธุ์ใหม่ ภายใต้การใช้เทคนิคดังกล่าวมีโอกาสเป็นไปได้สูงในอนาคตอันใกล้

เอกสารอ้างอิง

ธิดารัตน์ น้อยรักษา 2533 การขยายพันธุ์มังคุดโดยวิธีการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ วิทยานิพนธ์
วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์

สมปอง เตชะโต และ วันทนา เอ็งย่อง 2531 การขยายพันธุ์มังคุดโดยวิธีการเพาะเลี้ยง
เนื้อเยื่อ ว.สงขลานครินทร์ 10 : 7 -11.

Chatisathian J. and Tontyaporn S. 1990. In Vitro Culture to
Produce Disease - Free Citrus in Thailand. Asia - Pacific
International Conference on Citrus Rehabilitation. 4-10
February 1990. (Sheet)

Goh, H.K.L., Rao, A.N., and Loh, G.S. 1988. In vitro plantlet
formation in mangosteen (Garcinia mangostana L.). Ann. Bot.,
62:87-93.

Jaruwan, C. and Tontyaporn, S. 1990. In vitro culture to produce
disease-free citrus in Thailand. Asia-Pacific International
Conference on Citrus Rehabilitation. 4-10 February 1990. (sheet)

Jonard R., Hugard J. Macheix J.J., Martinez J., Chancel L.M.,
Poessel J.L. and Uillemur P. 1983. In Vitro Micrografting
and Its Applications to Fruit Science Scientia Horticulture,
20 : 147-159.

Murashige, T., Bitters, W.P., Rangan, T.S., Nauer, E.M.,
Roistacher, C.N. and Holliday, D.B. 1972. A technique of
shoot-apex grafting and its utilization towards recovering
virus citrus clones. HortScience, 7 : 118-119.

Nauer, E.M., Roister, C.N., Carson, T.L. and Murashige, T. 1983.
In vitro shoot-tip grafting to eliminate citrus viruses and
virus like pathogens produced uniform budlines. HortScience,
18 : 308-309

Navarro, L. 1981. Citrus Shoot-tip Grafting In Vitro (STG) and
Its Applications : A Review. Proc. Int. Soc. Citriculture
1 : 452-456.

- Navarro, L. 1981. Citrus shoot-tip grafting in vitro (STG) and its application. A review. Proc. Inst. Soc. Citriculture. pp. 70-73.
- Navarro, L. 1981. Citrus shoot-tip grafting in vitro (STG) and its application. A review. Proc. Int. Soc. Citriculture, 1 : 452-456.
- Navarro, L., Roistacher, C.N. and Murashige, T. 1975. Improvement of shoot-tip grafting in vitro for virus free citrus. J. Am. Soc. HortScience, 100 : 471-479.
- Navarro, L. and Juarez J. 1977. Elimination of Citrus Pathogens in Propagative Budwood II. In Vitro Propagation Proc. Int. Soc. Citriculture 3 : 973-987.
- Navarro, L., Ballester J.F., Juarez J., Pina J.A., Arregui J.M. and Bono R. 1981. Development of a Program for Disease-Free Citrus Budwood in Spain. Proc. Int. Soc. Citriculture 1 : 70-73.
- Navarro, L., et al. 1981. Development of a program for disease-free citrus budwood in Spain. Proc. Int. Soc. Citriculture. 70-73 pp.
- Navarro, L., Ballester, J.F., Juarez, J., Pina, J.A., Arregui, J. M. and Bono, R. 1981. Development of a program for disease-free citrus bud wood in Spain. Proc. Int. Soc. Citriculture, : pp 70-73.
- Quak, F. 1977. Meristem culture and virus free plants. In J. Reinert Y.P.S. Bajai (ed), Plant Cell, Tissue and Organ Culture. Springer Verlag, Heidelberg. pp 147-159.
- Shu-Ching, S. and Millikan, D.F. 1980. In vitro micrografting of apple shoot-tip. HortScience, 15 : 741-746
- Sim, G.E., Goh, C.J., and Loh, C.S. 1989. Micropropagation of Citrus mitis Blanco: Multiple-bud formation from shoot and root explants in the presence of 6-benzylaminopurine. Plant Science, 59:203-210.
- Su, H.J. and Chu, J. Y. 1984. Modified Technique of Citrus Shoot - Tip Grafting and Rapid Propagation Method to Obtain Citrus Budwoods Free of Citrus Viruses and Libuikin

- Organism. Proc. Int. Soc. Citriculture 1 : 332-334.
- Wang, J. 1990. Apple: Shoot tip and embryo culture. In Chen, Z. et al. (eds) Handbook of Plant Cell Culture. McGraw-Hill, New York. 506 P.
- Wu, J. 1990. Crabapple (Malus prunifolia) : anther culture. In Chen, Z. et al. (eds) Handbook of Plant Cell Culture. McGraw-Hill, New York. 506 P.
- Zhao, H. and Gu, N. 1990. Pear. In Chen, Z. et al. (eds) Handbook of Plant Cell Culture. McGraw-Hill, New York. 506 P.

ภาคผนวก

ภาคผนวกที่ 1 สูตรอาหารเลี้ยงเชื้อพืชเฉพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ

สูตรอาหารพื้นฐาน Murashige & Skoog (MS)

องค์ประกอบ	ปริมาณสารที่ใช้ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
<u>ธาตุอาหารหลัก</u>	
NH_4NO_3	1,650.00
KNO_3	1,900.00
KH_2PO_4	170.00
$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	440.00
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	370.00
<u>ธาตุอาหารรอง</u>	
H_3BO_3	6.20
KI	0.83
$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$	16.90
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	10.60
$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	0.025
$\text{NaMoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	0.25
$\text{CoCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$	0.025
$\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	27.80
Na_2EDTA	37.30
<u>อินทรีย์สาร</u>	
Myo-inositol	100.00
Nicotinic acid	0.50
PyridoxineHCL	0.50
ThiamineHCL	0.10
Glycine	2.00
Sucrose	30,000.00
ผงวุ้น	7,000.00
pH	5.7

สูตรอาหารตัดแปลงของ Murashige & Skoog

องค์ประกอบ	ปริมาณที่ใช้ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
<u>ธาตุอาหารหลัก</u>	
NH_4NO_3	1,650.00
KNO_3	1,900.00
KH_2PO_4	170.00
$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	440.00
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	370.00
<u>ธาตุอาหารรอง</u>	
H_3BO_3	12.40
KI	1.70
$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$	33.80
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	21.00
$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	0.05
$\text{NaMoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	0.50
$\text{CoCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$	0.05
$\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	13.90
Na_2EDTA	18.60
<u>อินทรีย์สาร</u>	
Myo-inositol	500.00
Nicotinic acid	0.50
PyridoxineHCL	0.50
ThiamineHCL	5.00
Glycine	2.00
Sucrose	30,000.00
ผงวุ้น	9,000.00
pH	5.7

สูตรอาหาร MT

องค์ประกอบ ปริมาณที่ใช้ (มิลลิกรัมต่อลิตร)

ธาตุอาหารหลัก

NH_4NO_3	1,650.00
KNO_3	1,900.00
KH_2PO_4	170.00
$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	440.00
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	370.00

ธาตุอาหารรอง

H_3BO_3	6.20
KI	0.83
$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$	16.50
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	10.60
$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	0.025
$\text{NaMoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	0.25
$\text{CoCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$	0.025
$\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	27.80
Na_2EDTA	37.30

อินทรีย์สาร

Nicotinic acid	2.462
PyridoxineHCl	2.467
ThiamineHCl	10.119
Glycine	1.953
Folic acid	0.098
Riboflavin	0.098
Biotin	0.098
Ascorbic acid	5.284
Sucrose	30,000.00
ผงวุ้น	7,000.00
pH	5.7

ภาคผนวกที่ 2 การย้ายต้นกล้ามังคุดจากวิธีการไมโครคัตติงลงแปลงปลูก

ตารางที่ 1 ผลของการย้ายต้นกล้ามังคุดที่ชักนำรากในหลอดทดสอบ และต้นกล้าที่ยังไม่มีรากไปปลูกในแปลงปลูกต่อการตั้งตัวของต้นกล้า

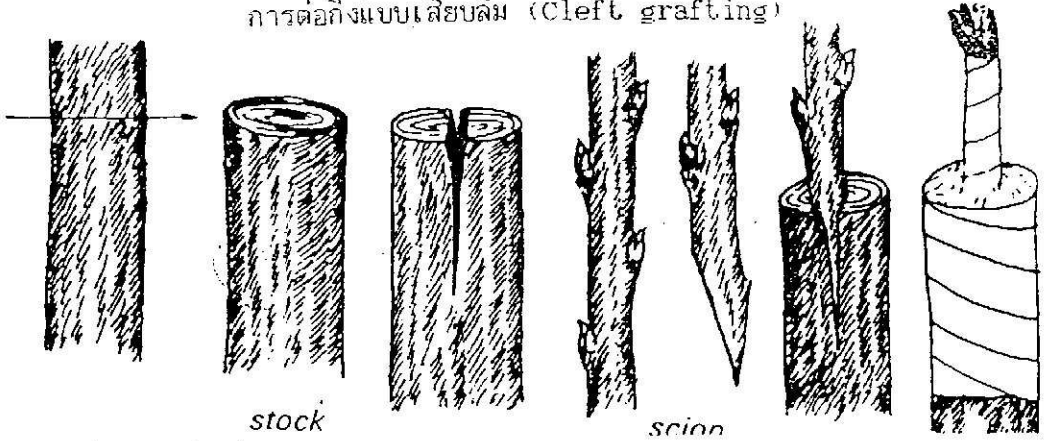
หน่วยทดลอง	จำนวน (ต้น)	เปอร์เซ็นต์ตั้งตัวเฉลี่ยของต้นกล้า
ต้นกล้าที่มีรากจากหลอดทดลอง	200	79.42 ^a
ต้นกล้าชักนำรากนอกหลอดทดลอง		
- ใช้เซราติกเบอร์ 1	100	65.16 ^b
- ใช้เซราติกเบอร์ 2	100	62.15 ^b
- ใช้เซราติกเบอร์ 3	100	67.83 ^b

ตัวเลขที่เหมือนกัน ในสดมภ์เดียวกัน ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ เมื่อวิเคราะห์โดย DMRT

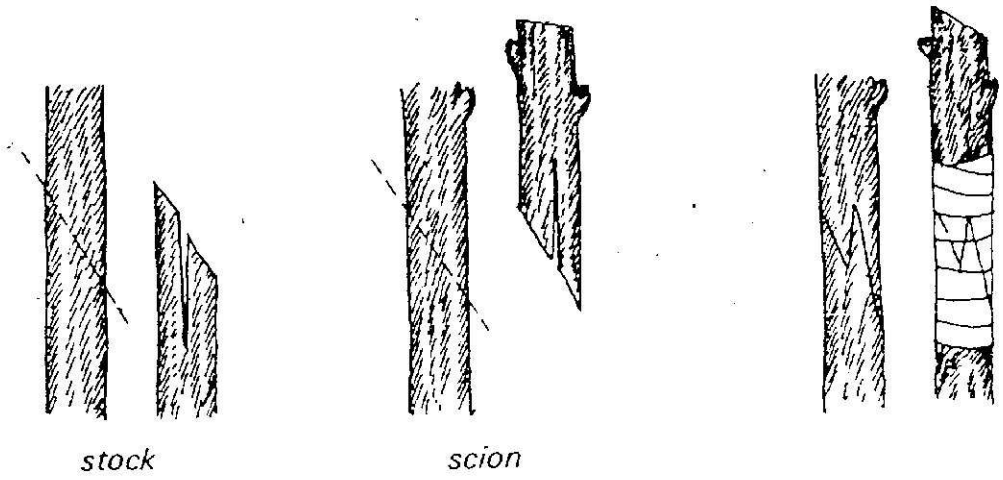


ภาพที่ 1 ต้นกล้ามังคุดที่รอดชีวิตและตั้งตัวได้หลังจากย้ายปลูกลงดินเป็นเวลา 8 สัปดาห์

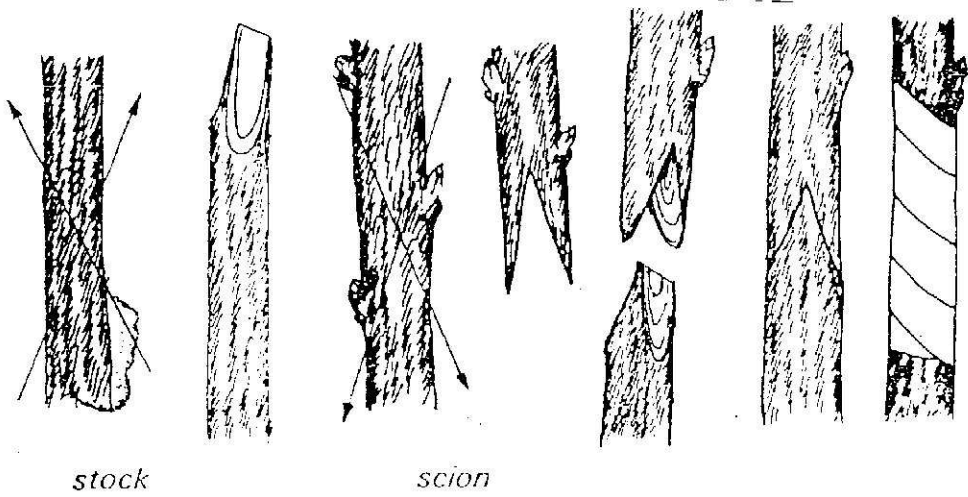
ภาคผนวกที่ 3 วิธีการต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวาด้วยวิธีการต่างๆ
การต่อกิ่งแบบเสียบลิ้ม (Cleft grafting)



การต่อกิ่งแบบเสียบลิ้ม



การต่อกิ่งแบบเสียบลิ้ม



การต่อกิ่งแบบเสียบลิ้ม

ภาคผนวก

ภาคผนวกที่ 1 สูตรอาหารสังเคราะห์เพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ

สูตรอาหารพื้นฐาน Murashige & Skoog (MS)

องค์ประกอบ	ปริมาณสารที่ใช้ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
------------	------------------------------------

ธาตุอาหารหลัก

NH_4NO_3	1,650.00
KNO_3	1,900.00
KH_2PO_4	170.00
$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	440.00
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	370.00

ธาตุอาหารรอง

H_3BO_3	6.20
KI	0.83
$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$	16.90
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	10.60
$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	0.025
$\text{NaMoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	0.25
$\text{CoCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$	0.025
$\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	27.80
Na_2EDTA	37.30

อินทรีย์สาร

Myo-inositol	100.00
Nicotinic acid	0.50
PyridoxineHCL	0.50
ThiamineHCL	0.10
Glycine	2.00
Sucrose	30,000.00
ผงวุ้น	7,000.00
pH	5.7

สูตรอาหารตัดแปลงของ Murashige & Skoog

องค์ประกอบ	ปริมาณที่ใช้ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
<u>ธาตุอาหารหลัก</u>	
NH_4NO_3	1,650.00
KNO_3	1,900.00
KH_2PO_4	170.00
$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	440.00
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	370.00
<u>ธาตุอาหารรอง</u>	
H_3BO_3	12.40
KI	1.70
$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$	33.80
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	21.00
$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	0.05
$\text{NaMoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	0.50
$\text{CoCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$	0.05
$\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	13.90
Na_2EDTA	18.60
<u>อินทรีย์สาร</u>	
Myo-inositol	500.00
Nicotinic acid	0.50
PyridoxineHCL	0.50
ThiamineHCL	5.00
Glycine	2.00
Sucrose	30,000.00
ผงวุ้น	9,000.00
pH	5.7

สูตรอาหาร MT

องค์ประกอบ ปริมาณที่ใช้ (มิลลิกรัมต่อลิตร)

ธาตุอาหารหลัก

NH_4NO_3	1,650.00
KNO_3	1,900.00
KH_2PO_4	170.00
$\text{CaCl}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	440.00
$\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	370.00

ธาตุอาหารรอง

H_3BO_3	6.20
KI	0.83
$\text{MnSO}_4 \cdot \text{H}_2\text{O}$	16.50
$\text{ZnSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	10.60
$\text{CuSO}_4 \cdot 5\text{H}_2\text{O}$	0.025
$\text{NaMoO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$	0.25
$\text{CoCl}_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$	0.025
$\text{FeSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$	27.80
Na_2EDTA	37.30

อินทรีย์สาร

Nicotinic acid	2.462
PyridoxineHCl	2.467
ThiamineHCl	10.119
Glycine	1.953
Folic acid	0.098
Riboflavin	0.098
Biotin	0.098
Ascorbic acid	5.284
Sucrose	30,000.00
ผงวุ้น	7,000.00
pH	5.7

ภาคผนวกที่ 2 การย้ายต้นกล้ามังคุดจากวิธีการไมโครคัตติงลงแปลงปลูก

ตารางที่ 1 ผลของการย้ายต้นกล้ามังคุดที่ชักนำรากในหลอดทดสอบ และต้นกล้าที่ยังไม่มีรากไปปลูกในแปลงปลูกต่อการตั้งตัวของต้นกล้า

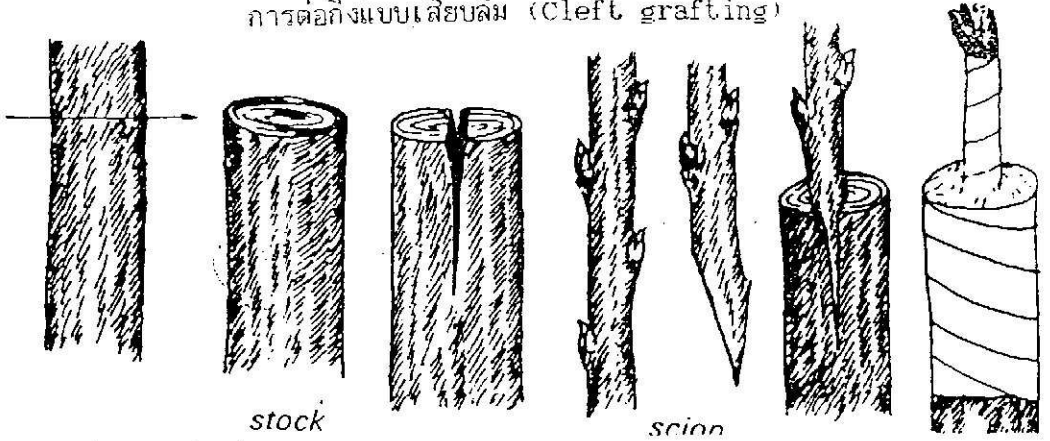
หน่วยทดลอง	จำนวน (ต้น)	เปอร์เซ็นต์ตั้งตัวเฉลี่ยของต้นกล้า
ต้นกล้าที่มีรากจากหลอดทดลอง	200	79.42 ^a
ต้นกล้าชักนำรากนอกหลอดทดลอง		
- ใช้เซราติกเบอร์ 1	100	65.16 ^b
- ใช้เซราติกเบอร์ 2	100	62.15 ^b
- ใช้เซราติกเบอร์ 3	100	67.83 ^b

ตัวเลขที่เหมือนกัน ในสดมภ์เดียวกัน ไม่มีความแตกต่างทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ เมื่อวิเคราะห์โดย DMRT

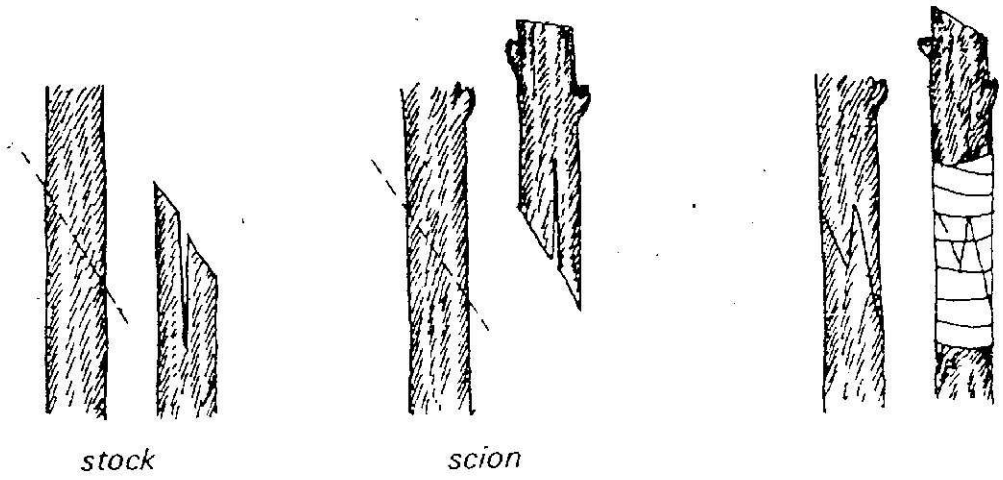


ภาพที่ 1 ต้นกล้ามังคุดที่รอดชีวิตและตั้งตัวได้หลังจากย้ายปลูกลงดินเป็นเวลา 8 สัปดาห์

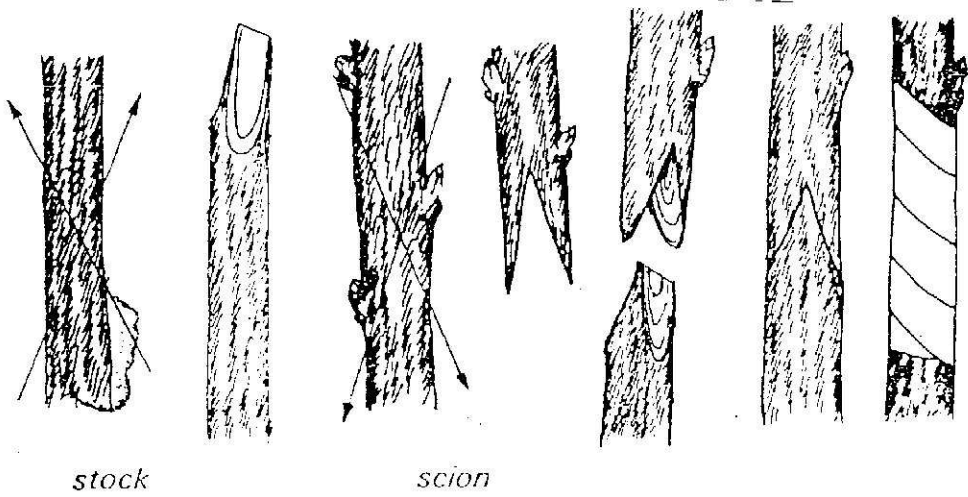
ภาคผนวกที่ 3 วิธีการต่อกิ่งมังคุดบนต้นตอพะวาทดวยวิธีการต่างๆ
การต่อกิ่งแบบเสียบลิ้ม (Cleft grafting)



การต่อกิ่งแบบเสียบลิ้ม



การต่อกิ่งแบบเสียบลิ้ม



การต่อกิ่งแบบเข้าเต๋อย