

บทที่ 2

การตรวจเอกสาร

1) พืชตระกูลส้ม

พืชตระกูลส้ม (*Citrus* spp.) มีสมาชิกจำนวน 130 สกุล และ 1,500 ชนิด พบได้ในแถบหนาวและแถบกึ่งร้อนของซีกโลกเหนือและใต้ ส่วนใหญ่มีการกระจายตัวอยู่ในอัฟริกาตอนใต้และออสเตรเลีย พืชในตระกูลนี้มีทั้งที่เป็นไม้ยืนต้น ไม้ล้มลุก และไม้พุ่ม ใบมีทั้งชนิดใบเดี่ยวและใบประกอบ ซึ่งมีลักษณะแบบนิ้วมือ และแบบขนนก ส่วนของใบอาจมีการลดรูปเป็นหนามด้วย ใบมีการเรียงตัวแบบตรงกันข้ามหรือสลับ ไม่มีหูใบ ต่อม้ำมันที่ส่วนของใบนี้มีลักษณะโปร่งแสง ดอกเป็นชนิดสมบูรณ์เพศและได้สมมาตรกัน มักเกิดเป็นช่อดอก ในแต่ละดอก ส่วนของกลีบดอกและกลีบเลี้ยงแยกจากกันอย่างเด่นชัด จำนวนกลีบเลี้ยงและกลีบดอกมี 3-5 กลีบ กลีบดอกมีลักษณะแยกกันบริเวณฐาน มีเกสรตัวผู้แทรกอยู่ มีจำนวนเท่ากลีบดอกหรือเป็นสองเท่าของจำนวนกลีบดอก มักเรียงตัวเป็น 2 ชั้น ชั้นนอกเรียงตัวในลักษณะตรงกันข้ามกับกลีบดอก บางครั้งอาจพบเกสรตัวผู้ลดรูปซึ่งไม่สามารถทำงานได้ รังไข่ส่วนฐานของเกสรตัวเมียเป็นแบบ superior ovary คือ รังไข่จะอยู่เหนือส่วนอื่นของดอก ลักษณะของรังไข่มีสี่มุมเด่นชัด จำนวน 4-5 ช่อง แต่ละช่องมีไข่ 1-2 อัน ในการจัดจำแนกพืชสามารถแบ่งออกได้เป็น 7 ตระกูลย่อยซึ่งตระกูลย่อยที่สำคัญที่สุด ได้แก่ ตระกูลย่อยของส้ม (Orange Subfamily : Aurantioideae) ประกอบด้วยสมาชิกที่เป็นไม้ผลเศรษฐกิจมากมาย เช่น ส้มต่างๆ (*Citrus* spp.) เป็นต้น สำหรับการแบ่งกลุ่มของพืชตระกูลส้ม แบ่งได้ดังนี้ กลุ่มแรก กลุ่มของส้มเกลี้ยงและส้มตรา (Oranges group) กลุ่มที่สอง กลุ่มของส้มจีนและส้มเขียวหวาน (Mandarins group) กลุ่มที่สาม กลุ่มของส้มโอและเกรฟฟรุต (Pomelo and Grapefruits group) และสุดท้ายกลุ่มของมะนาว (Common acid members group) (เปรมปรี, 2544)

มูลนิธิโครงการหลวงได้ทำการปลูกทดสอบพันธุ์และการให้ผลผลิต โดยเน้นพันธุ์ที่แตกต่างจากพื้นราบและให้ผลผลิตได้ดีบนพื้นที่สูงซึ่งมีอากาศที่เย็น ก่อนที่จะส่งเสริมให้เกษตรกรบนพื้นที่สูงปลูก ซึ่งในปัจจุบันมูลนิธิโครงการหลวงได้คัดเลือกชนิดและพันธุ์ส้มที่มีศักยภาพ ได้แก่ เลมอน เกรฟฟรุต และคัมควัท อย่างไรก็ตามพืชตระกูลส้มเป็นพืชที่มีโรคและแมลงศัตรูพืชหลายชนิดเข้าทำลายในทุกระยะการเจริญเติบโต โดยเฉพาะโรคทริสเตซ่า (*Citrus tristeza disease*) และโรคกรีนนิง (*Greening disease*)

2) โรคกรีนนิงและโรคทริสเตซ่า

โรคกรีนนิง เป็นโรคที่มีการแพร่ระบาดอย่างมากในประเทศแถบเอเชียและแอฟริกา โดยโรคมีสาเหตุมาจากแบคทีเรีย *Candidatus Liberibacter asiaticus* (CLA) ซึ่งเป็นแบคทีเรียที่ไม่สามารถเพาะเลี้ยงหรือเจริญเติบโตในอาหารสังเคราะห์ได้ แบคทีเรียจะเจริญอยู่เฉพาะในเซลล์ท่ออาหาร (phloem) ของพืชอาศัย (อารมย์, 2550) แบคทีเรีย CLA เป็นแบคทีเรียรูปแท่ง มีขนาดเล็ก ไม่สามารถมองเห็นผ่านกล้องจุลทรรศน์ธรรมดาได้ โดยจะมองเห็นผ่านกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนเท่านั้น (กาญจนา, 2547) การเรียกชื่อโรคนั้นก็มีความแตกต่างในแต่ละประเทศในแถบแอฟริกา ฝรั่งเศส และประเทศไทยเรียกว่า “Greening” ประเทศฟิลิปปินส์ เรียกว่า “Leaf mottling”

ประเทศอินเดีย เรียกว่า “Decline” ประเทศอินโดนีเซีย และอังกฤษ เรียกว่า “Vein phloem degeneration” ประเทศจีน เรียกว่า “Huang long bing” หรือ HLB ได้หวัน เรียกว่า “Likubin” และในประเทศสเปน เรียกว่า “Enverdecimiento” (Planet *et al.*, 1995)

โรครินนิงเป็นโรคที่มีความสำคัญกับผลผลิตส้ม มีการสำรวจของ Reunion Island พบว่า ช่วง 8 ปีที่ทำการสำรวจ ต้นส้มได้รับความเสียหายมากกว่าร้อยละ 65 ไม่สามารถให้ผลผลิต และขยายพันธุ์ต่อได้ (Aubert, 1987) อาการของต้นส้มที่ติดโรครินนิงจะเริ่มหยุดชะงักการเจริญเติบโต และจะเริ่มให้ดอกและแตกใบใหม่นอกฤดูเป็นจำนวนมาก ดอกและใบทั้งหมดเหล่านี้จะร่วงภายหลัง จากยอดเป็นสีเหลือง จากนั้นจะเกิดการตายที่ยอด รากแขนง และรากหาอาหารเน่า ความแข็งแรง ลดลง และในที่สุดต้นจะตายทั้งต้น (กาญจนา, 2547) ในประเทศไทยต้นส้มมีการตายแบบช้าๆ เมื่อ เริ่มให้ผลผลิตแล้ว 5-8 ปี หลังจากที่ได้รับเชื้อสาเหตุของโรครินนิง โดยโรครินนิงสามารถเจริญอยู่ใน ต้นพืชเป็นเวลาอย่างน้อย 10 ปี การติดเชื้อเริ่มจากที่ใบและเชื้อก็จะสามารถแพร่ระบาดไปยังใบ อื่นๆ (Roistacher, 1996) ลักษณะอาการของโรครินนิงที่พบในประเทศไทยนั้น อาการที่พบบนใบ จะมี 2 ลักษณะคือ ลักษณะที่ 1 ใบจะแสดงอาการเหลืองโดยเส้นใบมีสีเขียวชัดเจน บนใบแก่อาจพบ เส้นใบและเนื้อใบติดกันโปร่งใสกว่าปกติ (vein clearings) มักพบอาการใบเหลืองและมีแต้มสีเขียว กระกระจาย (Blotchy mottling) ยอดมักแห้งตายอย่างรวดเร็ว มีอาการตายจากปลายกิ่ง ลักษณะที่ 2 ใบมีขนาดเล็ก เรียวยาว และหนากว่าปกติ โดยที่เส้นกลางใบมีสีเขียวในขณะที่บริเวณใบมีสีเหลือง คล้ายการขาดธาตุสังกะสี ใบมักตั้งขึ้น (ธีระ, 2532; Schwarz, 1965) อาการที่พบบนผล คือผลมี ขนาดเล็ก ขนาดและรูปร่างไม่สม่ำเสมอ มีรสชาติขม เนื่องจากความเข้มข้นของกรดสูงกว่าน้ำตาล การเปลี่ยนสีผิวเกิดขึ้นไม่สมบูรณ์ โดยยังคงมีสีเขียวในด้านที่ไม่ได้รับแสง (กาญจนา, 2547)

โรคทริสเตซามีสาเหตุจากไวรัส Citrus tristeza virus (CTV) เป็นโรคที่สำคัญกับพืชสกุล ส้มทั่วโลก โรคนี้เชื่อว่าเกิดขึ้นในแถบตะวันออกและมีการแพร่กระจายไปทั่วโลก โดยเชื้อ CTV จะ อาศัยอยู่ในระบบท่ออาหาร จำกัดเฉพาะในพืชที่เป็นไม้ยืนต้นในสกุลส้มและพืชที่อยู่ในวงศ์ (Family) Rutaceae อย่างไรก็ตาม มีการรายงานพบเชื้อ CTV ในต้นเสาวรส (*Passiflora* spp.) ซึ่งเป็นพืช ชนิดเดียวที่ไม่ได้เป็นสมาชิกของพืชตระกูลส้มที่เป็นแหล่งอาศัยของเชื้อ CTV (กาญจนา, 2547) โดย เชื้อ CTV จัดอยู่ในกลุ่มคลอสเทอโรไวรัส (Closterovirus) มีรูปร่างเป็นแบบ flexuous threadlike particle ยาวประมาณ 2,000 นาโนเมตร กว้างประมาณ 10-12 นาโนเมตร น้ำหนักโมเลกุลประมาณ 13.3×10^6 ดาลตัน มีสารพันธุกรรมเป็นแบบ Single-Stranded RNA (ssRNA; Lee, 2001) ถ่ายทอด โดยเพลี้ยอ่อนหลายชนิด เช่น *Toxoptera citricida*, *Aphis spiraecola* และ *A. gossypii* ลักษณะ การถ่ายทอดเป็นแบบ semi-persistent (ยุพา, 2556) นอกจากนี้ เชื้อ CTV สามารถถ่ายทอดได้ โดยการติดตาหรือทาบกิ่ง แต่ไม่ถ่ายทอดผ่านเมล็ด (Yoshida, 1996) ไวรัสทริสเตซาสามารถ ถ่ายทอดเชื้อให้กับส้มเกือบทุกชนิด โดยพบการถ่ายทอดได้ทั่วทุกพื้นที่ปลูกทั่วโลกด้วยไวรัสที่แตกต่าง สายพันธุ์ บางชนิดอาจไม่รุนแรง บางชนิดรุนแรง เช่น ไวรัสสายพันธุ์ CTV-D ที่เกิดการระบาดที่ ได้หวันในปี ค.ศ. 1981 ซึ่งก่อให้เกิดปัญหาอย่างรุนแรงต่ออุตสาหกรรมส้ม และในปี ค.ศ. 1988 ไวรัส สายพันธุ์ใหม่ที่ทำให้เกิดโรคลำต้นแตก ได้เข้าทำลายส้มนาเวลในประเทศเปรูและออสเตรเลีย เกรฟฟรุทในประเทศแถบแอฟริกาใต้และออสเตรเลีย ส้มวาเลนเซียในประเทศอินโดนีเซียและจีน และส้มแมนดารินและคาลามอนดินในประเทศไทย ฟิลิปปินส์ และมาเลเซียฝั่งตะวันออก (กาญจนา,

2547) อาการโดยทั่วไปของโรคที่พบ ได้แก่ ลำต้นบุ๋ม (stem pitting) เส้นใบใส (vein clearing) ใบต่าง (leaf mottling) ใบเป็นรูปถ้วย (leaf cupping) เส้นใบแตก (vein corking) ใบขนาดลดลง ใบเหลือง ใบร่วง ขนาดของผลลดลงและอาการต้นโทรม (decline) ทำให้ผลผลิตลดลง (ลัดดาวัลย์, 2550; ยุพา, 2556)

3) การผลิตต้นพันธุ์พืชโดยการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืช

การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืช เป็นเทคนิควิธีหนึ่งที่เป็นที่ยอมรับอย่างกว้างขวางถึงประสิทธิภาพในการประยุกต์ใช้เพื่อการผลิตต้นพันธุ์พืชที่มีคุณภาพ มีคุณลักษณะตรงตามต้นแม่พันธุ์ และสามารถผลิตต้นพันธุ์พืชได้เป็นจำนวนมาก ต้นพันธุ์ที่ได้จากการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อจะปราศจากเชื้อราและแบคทีเรียที่ทำให้เกิดโรคในพืช เพราะหากมีอนุภาคของเชื้อเหล่านั้นตกลงไปในอาหารเลี้ยงเนื้อเยื่อจะแสดงอาการปนเปื้อนของเชื้อ (contamination) โดยทั้งสปอร์ของราและอนุภาคของแบคทีเรียสามารถเจริญได้อย่างรวดเร็วบนอาหารและจะปรากฏกลุ่มของจุลินทรีย์ (colony) เหล่านั้น จึงสามารถคัดแยกพืชเหล่านั้นออกมาได้ ในกรณีของการปนเปื้อนของเชื้อไวรัสซึ่งเป็นอนุภาคที่มีขนาดเล็กมากและสามารถดำรงชีวิตอยู่ได้ก็ต่อเมื่ออาศัยอยู่ในเซลล์สิ่งมีชีวิตอื่น ต้นพืชที่มีการปนเปื้อนของเชื้อไวรัสจะไม่แสดงอาการปนเปื้อนให้เห็นเช่นในลักษณะของการปนเปื้อนจากเชื้อราและแบคทีเรีย แต่จะสังเกตเห็นได้เมื่อเกิดอาการบนต้นพืชเมื่อต้นพืชนั้นอ่อนแอ ดังนั้นในการผลิตพืชที่ปลอดโรคและปราศจากการปนเปื้อนของไวรัส จึงต้องมีการคัดแยกและตรวจสอบพืชก่อนนำมาทำการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเพื่อไม่ให้เชื้อไวรัสแอบแฝงมากับต้นพืช ชิ้นส่วนของพืชที่มีความปลอดภัยจากไวรัสมากที่สุด คือ apical meristem ซึ่งเป็นส่วนเนื้อเยื่อเจริญที่อยู่บริเวณปลายยอดของลำต้น และ embryo ซึ่งเป็นเนื้อเยื่อของต้นอ่อนที่อยู่ภายในเมล็ด เนื่องจากอนุภาคของไวรัสสามารถเคลื่อนย้ายได้ทางท่ออาหาร (phloem) และท่อน้ำ (xylem) แต่เนื้อเยื่อดังกล่าวไม่มีท่ออาหารและท่อน้ำที่จะติดต่อกับส่วนอื่นๆ ของพืช (สำนักงานพัฒนาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งชาติ, 2556) ในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเพื่อการผลิตพืชปลอดโรคในกรณีที่พืชเริ่มต้นอาจมีการปนเปื้อนไวรัสจึงมักนิยมทำการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเจริญส่วนปลายยอด (shoot tip culture) เพื่อให้แน่ใจว่าเนื้อเยื่อเริ่มต้นมีความปลอดโรค อย่างไรก็ตามการตัดเนื้อเยื่อเจริญที่มีขนาดเล็กจะต้องดำเนินการภายใต้กล้องจุลทรรศน์ในสภาวะแวดล้อมที่ปลอดเชื้อ อีกทั้งการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเจริญที่มีขนาดเล็ก (ขนาด 1-5 มิลลิเมตร) มีขั้นตอนที่ต้องระมัดระวังและต้องใช้เวลาในการเพาะเลี้ยงมากกว่าการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อที่มีขนาดใหญ่กว่า

ในงานการขยายพันธุ์พืชโดยการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ สามารถสรุปเป็นขั้นตอนดังนี้

- 1) การคัดเลือกต้นพันธุ์และชิ้นส่วนพืชที่จะใช้เป็นเนื้อเยื่อเริ่มต้นในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ โดยต้นพันธุ์ที่คัดเลือกมีลักษณะที่ดี เช่น เป็นต้นพันธุ์ที่ให้ผลผลิตสูง มีลักษณะแข็งแรง และมีความปลอดโรค เป็นต้น จากนั้นเลือกส่วนของพืชที่ต้องการเพื่อนำมาเลี้ยงด้วยวิธีที่เหมาะสม โดยรักษาสภาพเนื้อเยื่อหรืออวัยวะนั้นให้อยู่ในสภาพที่สามารถเจริญเติบโตต่อไปได้
- 2) การทำให้ชิ้นส่วนพืชเริ่มต้นปราศจากเชื้อ ในขั้นตอนนี้เป็นการทำงานให้เนื้อเยื่อพืชสะอาดและปราศจากเชื้อจุลินทรีย์ที่ติดมากับชิ้นส่วนพืชนั้น ซึ่งนับว่าเป็นขั้นตอนแรกที่สำคัญ

อย่างยิ่งเนื่องจากในสภาพธรรมชาติส่วนต่างๆ ของพืชนั้น มีเชื้อจุลินทรีย์เจริญอยู่ด้วย ไม่ว่าจะเป็นเชื้อราหรือแบคทีเรียซึ่งเป็นตัวการสำคัญของการปนเปื้อน โดยที่เชื้อจุลินทรีย์เหล่านั้นสามารถเจริญเติบโตได้ดีในอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ ทำให้อาหารเน่าเสียและส่งผลให้ชิ้นส่วนพืชตายได้

- 3) การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเพื่อให้เกิดยอดและการเพิ่มปริมาณยอด ขั้นตอนนี้ถือเป็นขั้นตอนที่มีความสำคัญต่อการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเพื่อการขยายพันธุ์พืช โดยในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเริ่มต้นเพื่อให้เกิดยอด แสดงถึงความสามารถในการเพาะเลี้ยงเพื่อให้เกิดการพัฒนาและการเจริญของเนื้อเยื่อไปเป็นยอดซึ่งยอดเหล่านี้จะมีการพัฒนาและเจริญไปเป็นต้นอ่อนพืชได้ ในส่วนของการเพิ่มปริมาณยอด แสดงถึงศักยภาพของกระบวนการที่สามารถทำให้ได้ยอดจำนวนมาก ซึ่งยอดเหล่านี้จะสามารถพัฒนาและเจริญไปเป็นต้นอ่อนพืชได้จำนวนมากเช่นกัน โดยทั่วไปการกระตุ้นและการส่งเสริมให้เกิดยอดและการเพิ่มปริมาณยอด นิยมทำโดยการปรับองค์ประกอบของอาหารเพาะเลี้ยง อาทิเช่น ปริมาณน้ำตาล ปริมาณธาตุอาหารของพืช และการเติมหรือปรับปริมาณสารควบคุมการเจริญเติบโตในกลุ่มไซโตไคนินให้เหมาะสม โดยพืชแต่ละชนิดอาจมีความต้องการในอาหารและสารควบคุมการเจริญเติบโตของพืชที่แตกต่างกัน
- 4) การชักนำให้ยอดที่ได้เกิดราก ในพืชบางชนิดเมื่อยอดที่ได้มีการพัฒนาและเจริญได้จนถึงระยะเวลาหนึ่งจะมีการพัฒนาของรากเกิดขึ้นตามมาได้เอง โดยไม่ต้องกระตุ้นหรือชักนำให้เกิดราก นั่นคือสามารถใช้อาหารเพาะเลี้ยงและสภาวะในการเพาะเลี้ยงเหมือนกับการเพาะเลี้ยงเพื่อให้เกิดยอดและเพื่อการเพิ่มปริมาณยอด เช่น ในการเพาะเลี้ยงเพื่อการพัฒนาของยอดของขมิ้นชันและขมิ้นอ้อย ยอดที่ได้มากกว่าร้อยละ 90 มีการพัฒนาของรากเกิดขึ้นตามมาได้เองหลังจากการเพาะเลี้ยง 4-8 สัปดาห์ โดยไม่ต้องเพิ่มขั้นตอนเพื่อชักนำให้เกิดราก (วิสุตา และปิยะมาศ, 2558; ธนิตา และปิยะมาศ, 2558; Srirat *et al.*, 2009) แต่สำหรับพืชบางชนิด พบว่ายอดที่ได้ไม่มีการพัฒนาของรากเกิดขึ้นตามมาได้เอง ดังนั้นจึงจำเป็นต้องมีการชักนำให้เกิดราก โดยการนำยอดที่ได้เหล่านั้นมาเพาะเลี้ยงในอาหารที่มีการเติมสารควบคุมการเจริญเติบโตในกลุ่มออกซินที่เหมาะสม เพื่อชักนำให้เกิดรากและมีการพัฒนาไปเป็นต้นอ่อนที่สมบูรณ์ สิ่งที่ต้องพิจารณาเป็นพิเศษ คือ พืชบางชนิดมีความไวต่อการกระตุ้นและตอบสนองต่อได้รับทั้งสารควบคุมการเจริญเติบโตในกลุ่มไซโตไคนินและออกซิน พืชกลุ่มนี้เมื่อผ่านขั้นตอนการเพิ่มปริมาณยอดอาจมีการได้รับและสะสมไซโตไคนินไว้ในพืช และเมื่อต้องมาได้รับออกซินในขั้นตอนการชักนำให้เกิดราก อาจทำให้เกิดสภาวะที่ส่งเสริมให้เกิดแคลลัสขึ้น ซึ่งการเกิดแคลลัสจะส่งผลกระทบต่อการพัฒนาและการเจริญของยอดและรากของพืช
- 5) การย้ายต้นกล้าออกปลูกในสภาพธรรมชาติ เมื่อทำการเพาะเลี้ยงและเพิ่มปริมาณต้นอ่อนได้จำนวนมากแล้ว สามารถนำต้นอ่อนที่ได้มาล้างอาหารวุ้นออกแล้วนำออกปลูกในโรงเรือนที่มีการควบคุมสภาพแวดล้อมให้เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตเพื่อปรับสภาพพืช และเมื่อต้นพืชแข็งแรงสามารถย้ายต้นกล้าออกปลูกในแปลงในสภาพธรรมชาติได้

จากผลการวิจัยและพัฒนาการผลิตต้นแม่พันธุ์ปลอดโรคสำหรับพื้นที่สูง ปิยะมาศและคณะ (2560) ได้ทำการเก็บกิ่งของพืชตระกูลส้ม ได้แก่ เลมอน เกรพฟรุ๊ต และคัมควัท ที่มียอดที่มีสุขภาพดีและไม่แสดงอาการของการเป็นโรคจากสถานีเกษตรหลวงปางดะ จังหวัดเชียงใหม่ เมื่อนำตัวอย่างใบของพืชตระกูลส้มเหล่านี้มาทำการตรวจสอบแบคทีเรีย *Candidatus Liberibacter asiaticus* (CLA) ซึ่งเป็นสาเหตุของโรครินนิ่ง โดยใช้เทคนิค PCR และตรวจสอบไวรัส *Citrus tristeza virus* (CTV) ซึ่งเป็นสาเหตุโรครินนิ่ง โดยใช้เทคนิค RT-PCR พบว่า ตัวอย่างใบของเลมอนที่ทำการตรวจสอบ ตรวจไม่พบทั้งเชื้อที่เป็นสาเหตุของโรครินนิ่งและโรค รินนิ่ง อย่างไรก็ตาม ตัวอย่างใบของเกรพฟรุ๊ต จำนวนร้อยละ 33.3 ของจำนวนใบที่นำมาตรวจสอบ ตรวจพบเชื้อสาเหตุโรครินนิ่ง และตัวอย่างใบของคัมควัท จำนวนร้อยละ 66.7 ของจำนวนใบที่นำมาตรวจสอบ ตรวจพบเชื้อสาเหตุโรครินนิ่ง นอกจากนี้ได้ศึกษาวิธีการพอกฆ่าเชื้อบริเวณพื้นผิวของชิ้นส่วนพบว่า การพอกฆ่าเชื้อบริเวณพื้นผิวของยอดเลมอน โดยการแช่ชิ้นส่วนยอดในสารละลายคลอโรกซ์ ความเข้มข้นร้อยละ 5 โดยปริมาตร และสารละลายที่มีคุณสมบัติลดแรงตึงผิว Tween 20 ความเข้มข้นร้อยละ 0.1 โดยปริมาตร เป็นเวลา 10 นาที เป็นวิธีการที่มีประสิทธิภาพโดยมีร้อยละของการปนเปื้อนจุลินทรีย์ที่ต่ำและมีร้อยละของชิ้นส่วนที่สามารถเจริญเป็นต้นอ่อนสูง ในกรณีของคัมควัท และเกรพฟรุ๊ต แม้ว่าการพอกฆ่าเชื้อบนเขย่าสารความถี่สูง สามารถลดค่าร้อยละของการปนเปื้อนจุลินทรีย์ได้ แต่ยังคงมีค่าการปนเปื้อนจุลินทรีย์ในระดับที่สูง จากการศึกษาสามารถคัดเลือกและเพาะเลี้ยงยอดเลมอนปลอดโรคได้จำนวน 15 ยอด โดยทำการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนยอด 1 ยอดต่อ 1 ขวดเพาะเลี้ยง ทำการเพาะเลี้ยงยอดบนอาหารกึ่งแข็งสูตรอาหารพื้นฐาน MS (Murashige and Skoog, 1962) ที่เติมซูโครส 30 กรัมต่อลิตร และเติมสารที่ทำให้อาหารแข็งตัว KELCOGEL® 3.0 กรัมต่อลิตร นำยอดเลมอนไปเพาะเลี้ยงในห้องเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อที่ควบคุมให้มีอุณหภูมิระหว่าง 25±2 องศาเซลเซียส และมีอัตราการให้แสง 16 ชั่วโมงต่อวัน ควบคุมความเข้มแสงที่ 2,000 ลักซ์ โดยทำการเปลี่ยนอาหารใหม่ให้แก่ยอดเลมอนในทุกๆ 4 สัปดาห์ของการเพาะเลี้ยง เมื่อทำการเพาะเลี้ยงเป็นเวลา 12 สัปดาห์ พบว่า ยอดที่ได้มีการเจริญเติบโต มีจำนวนใบเพิ่มขึ้นและใบมีสีเขียว แต่ไม่มีการเพิ่มปริมาณยอด และไม่มีการพัฒนาของราก (ปิยะมาศ และคณะ, 2560)

ในกรณีที่ใช้ตัวอย่างพืชจากต้นพืชที่ปลูกในแปลงปลูกภายใต้สภาวะแวดล้อมปกติ ซึ่งมักจะมีการปนเปื้อนของสิ่งสกปรก เชื้อจุลินทรีย์ หรือเชื้อก่อโรคในพืชได้มากกว่าต้นพืชที่ปลูกในโรงเรือนที่มีการควบคุม จึงจำเป็นต้องใช้ขั้นตอนของการพอกฆ่าเชื้อบริเวณพื้นผิวที่เหมาะสม เพื่อให้ได้ตัวอย่างเริ่มต้นที่ปลอดเชื้อสำหรับการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ จากการศึกษา ปิยะมาศ และคณะ (2561) พบว่า การพอกฆ่าเชื้อเนื้อเยื่อด้วยสารละลายแอลกอฮอล์ความเข้มข้นร้อยละ 70 โดยปริมาตร สารละลายคลอโรกซ์ ความเข้มข้นร้อยละ 10 โดยปริมาตร และสารละลาย Tween 20 ความเข้มข้นร้อยละ 0.1 โดยปริมาตร จากนั้น นำมาแช่ในสารยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ ชนิด PPMTM ความเข้มข้นร้อยละ 5 โดยปริมาตรเป็นวิธีการที่เหมาะสมในการพอกฆ่าเชื้อบริเวณพื้นผิวของเนื้อเยื่อส้มที่ได้จากต้นส้มที่ปลูกในแปลงปลูก โดยในการพอกฆ่าเชื้อบริเวณพื้นผิวของเกรพฟรุ๊ต คัมควัท และเลมอน มีค่าร้อยละของจำนวนชิ้นส่วนที่สามารถเจริญเป็นยอดอ่อนได้ เท่ากับ ร้อยละ 50 ร้อยละ 60 และร้อยละ 60 ตามลำดับ ในส่วนของผลการศึกษาวิธีการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืช พบว่า การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อส้มในอาหารสูตร ½LS (Linsmaier and Skoog, 1965) ที่เติมซูโครส 30 กรัมต่อลิตร มีแนวโน้มที่ดีในการ

ส่งเสริมการเจริญของเนื้อเยื่อเริ่มต้นให้เกิดยอด โดยในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อคัมควัทบนอาหารเพาะเลี้ยง 3 สูตร ได้แก่ อาหารสูตร LS ที่เติมซูโครส 30 กรัมต่อลิตร อาหารสูตร 1/2LS ที่เติมซูโครส 30 กรัมต่อลิตร และอาหารสูตร 1/2MS ที่เติมซูโครส 30 กรัมต่อลิตร มีค่าการชักนำให้เกิดยอด ร้อยละ 100 ในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเกรพฟรุทบนอาหารสูตร 1/2LS ที่เติมซูโครส 30 กรัมต่อลิตร มีค่าการชักนำให้เกิดยอด ร้อยละ 70 ขณะที่การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเลมอนบนอาหารสูตร 1/2WP (Lloyd and McCown, 1981) ที่เติมซูโครส 30 กรัมต่อลิตร และอาหารสูตร 1/2LS ที่เติมซูโครส 30 กรัมต่อลิตร มีค่าการชักนำให้เกิดยอด ร้อยละ 80 และร้อยละ 70 ตามลำดับ โดยยอดสัมที่ได้เกือบทั้งหมดไม่มีการพัฒนาของราก

4) ผลงานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชตระกูลส้มในประเทศไทย

ศิริวรรณ (2525) ได้ทำการศึกษาวิธีการผลิตพันธุ์มะนาวให้ปราศจากโรคทริสเทซ่า โดยใช้วิธี shoot-tip grafting *in vitro* ในสภาพปลอดเชื้อ โดยใช้ต้นกล้ามะนาวที่ได้จากการเพาะเมล็ดมะนาวบนอาหารสูตร MS เป็นต้นตอที่ปราศจากโรค และใช้ shoot-tip ขนาด 0.5 เซนติเมตร ที่ได้จากมะนาวพันธุ์ดี ซึ่งทำการเพาะบนอาหารสูตร MS ที่เติม N⁶-Benzyladenine ความเข้มข้น 1 ppm. เป็นยอดพันธุ์ดี นำต้นที่ graft ไปเพาะบนอาหารสูตร MS เป็นเวลา 4-6 สัปดาห์ จากนั้นย้ายลงปลูกในดิน เมื่อทำการทดสอบต้นมะนาวที่ได้ด้วยวิธี Immune electron microscopy แบบ Derrick พบว่า ตรวจไม่พบอนุภาคไวรัสในต้นมะนาวที่ผลิตได้

วิสุทธิ (2543) ศึกษาการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อนิวเคลลัสและทำการขยายพันธุ์ส้มพริ้มทองที่ในสภาพปลอดเชื้อ พบว่า ในการเพาะเลี้ยงเมล็ดที่โตเต็มที่จากผลแก่ที่มี zygotic embryo บนอาหารสูตร Murashige and tucker (MT) (1969) ที่ไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต จะเริ่มมีการพัฒนาส่วนรากออกมาจากเมล็ด เมื่อทำการเพาะเลี้ยง 14-20 วัน และเริ่มพัฒนาส่วนยอดเมื่อทำการเพาะเลี้ยง 34-50 วัน และเมื่อทำการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ nucellus จากเมล็ดอ่อน บนอาหารสูตร MT ที่ไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต เนื้อเยื่อส่วนยอดจะเริ่มมีการพัฒนาเมื่อเพาะเลี้ยง 120-165 วัน และเริ่มพัฒนาส่วนรากเมื่อเพาะเลี้ยง 165-225 วัน ในการเพาะเลี้ยง embryoid พบว่าการเพาะเลี้ยงบนอาหารดัดแปลงสูตร MT ที่เติม BA 8 มิลลิกรัมต่อลิตร ให้จำนวนยอดสูงสุด 13.8 ยอด และในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อส่วนต่างๆของต้นที่ได้จาก การเพาะเลี้ยง embryoid บนอาหารดัดแปลงสูตร MT ที่เติม BA ที่ความเข้มข้นต่างๆ เป็นเวลา 120 วัน พบว่า เนื้อเยื่อส่วนปลายยอดที่เลี้ยงบนอาหารที่เติม BA 6 มิลลิกรัมต่อลิตร ให้จำนวนยอดสูงสุด 5.2 ยอด ส่วนเนื้อเยื่อ epicotyl ที่เลี้ยงบนอาหารที่เติม BA 10 มิลลิกรัมต่อลิตร ให้จำนวนยอดสูงสุด 3.2 ยอด และเนื้อเยื่อส่วน cotyledonary node ที่เลี้ยงบนอาหารที่เติม BA 8 มิลลิกรัมต่อลิตร ให้จำนวนยอดสูงสุด 18.8 ยอด ในการชักนำให้เกิดราก ทำโดยเพาะเลี้ยงยอดบนอาหารกึ่งแข็งสูตร MS ที่เติม NAA 2 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 60 วัน โดยมีอัตราการเกิดราก 100 เปอร์เซ็นต์ และเมื่อย้ายปลูกในสภาพภายนอก เป็นเวลา 30 วัน พบว่า มีอัตราการเกิดรอดชีวิต 95 เปอร์เซ็นต์

ศรีสุตา (2543) ได้ทำเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อนิวเคลลัสของส้มโชกุน พบว่า เนื้อเยื่อนิวเคลลัสของส้มโชกุนที่เลี้ยงบนอาหารสูตร MT (1969) ที่ไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโตชนิด Kn เปอร์เซ็นต์การพัฒนาเป็น embryo และ plantlet ตามลำดับ สูงกว่าอาหารสูตรที่เติม Kn ในการเลี้ยง

nucellar embryo เพื่อชักนำให้เกิดยอด พบว่า การเลี้ยงบนอาหารสูตร MT ที่เติม Kn 8 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 30 วัน ให้ยอดที่มีความแข็งแรง และเมื่อนำยอดที่ได้มาเลี้ยงบนอาหารสูตร MT ที่เติมแอมโมเนียมไนเตรทและโปแตสเซียมไนเตรท ร่วมกับ IBA 1 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 30 วัน มีอัตราการเกิดรากสูงสุดเฉลี่ย 40 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเลี้ยงยอดสัมบนวัสดุต่างๆ ร่วมกับใช้ IBA 4 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 45 วัน พบว่า ยอดที่เลี้ยงบนรังบัวมีอัตราการเกิดรากสูงสุด 90 เปอร์เซ็นต์ และเมื่อย้ายต้นสัมไปปลูกในสภาพธรรมชาติ พบว่า มีอัตราการเกิดรอดชีวิต 100 เปอร์เซ็นต์ หลังการย้ายปลูก 50 วัน

จิระศักดิ์ (2546) ศึกษาอิทธิพลของสารควบคุมการเจริญเติบโตชนิด BAP และ IAA ในการเพาะเลี้ยงต้นอ่อนนิวเคลียร์ของส้มเขียวหวานพันธุ์บางมดในสภาพปลอดเชื้อ และได้อธิบายลักษณะเด่นของต้นอ่อนนิวเคลียร์ดังนี้ (1) รากซึ่งเป็น primary root มีทิศทางการเจริญที่ไม่แน่นอน มีการเจริญช้ากว่ารากของต้นกล้าไซโกติก (2) ใบเลี้ยง มีรูปร่างไม่แน่นอน ขนาดของใบทั้ง 2 ข้าง ไม่เท่ากัน พื้นผิวด้านหน้าใบไม่เรียบ และมีขนาดเล็กกว่าใบเลี้ยงของต้นกล้าไซโกติก และ (3) ยอดอ่อนมีการเจริญเติบโตช้ากว่ายอดของต้นกล้าไซโกติก

อุบล (2556) การศึกษาวิธีเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อส้มซ่า โดยพบว่าการฟอกฆ่าเชื้อเมล็ดส้มซ่าด้วยโซเดียมไฮโปคลอไรท์ 1.5 เปอร์เซ็นต์ นาน 20 นาที และการฟอกฆ่าเชื้อปลายยอด ส้มซ่าจากสภาพแปลงด้วยโซเดียมไฮโปคลอไรท์ 1.0 เปอร์เซ็นต์ หรือ 1.5 เปอร์เซ็นต์ นาน 10 นาที มีการปนเปื้อนเพียง 27.5 เปอร์เซ็นต์ และ 30.0 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ในการชักนำยอดจากส่วนต่างๆ ของต้นกล้า (ยอด ใบเลี้ยง และข้อใบเลี้ยง) และปลายยอดจากต้นในสภาพแปลงนาน 8 สัปดาห์ พบว่า อาหารที่ชักนำยอดจากจำนวนมากที่สุดจากแต่ละส่วนคือ MS+BAP 1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร (3.70 ยอด) MS+BAP 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร (2.40 ยอด) MS+BAP 1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร + IAA 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร (6.40 ยอด) และ MS+BAP 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร + IAA 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร (2.90 ยอด) ตามลำดับ และอาหารที่ให้ความยาวยอดมากที่สุดคือ MS+BAP 2.0 มิลลิกรัมต่อลิตร (10.36 มิลลิเมตร) MS ไม่ใส่สารควบคุมการเจริญเติบโต (2.85 มิลลิเมตร) MS+BAP 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร + IAA 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร (9.47 มิลลิเมตร) และ MS+BAP 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร + IAA 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร (5.56 มิลลิเมตร) ตามลำดับ การชักนำรากส้มซ่าใน 8 สัปดาห์ พบว่า อาหารทุกสูตรให้จำนวนรากไม่แตกต่างกันทางสถิติ (1.00- 1.45 ราก) โดย MS ไม่ใส่สารควบคุมการเจริญเติบโตให้เปอร์เซ็นต์การออกรากมากที่สุด (91.68 เปอร์เซ็นต์) และความยาวรากมากที่สุด (3.02 เซนติเมตร) และสูตรอาหาร MS ไม่ใส่สาร NH_4NO_3 และ KNO_3 ทำให้ออกรากเร็วที่สุด 23.33 วัน ส่วนการย้ายออกปลูกพบว่า มีวัสดุ 3 ชนิดให้การรอดตาย 100 เปอร์เซ็นต์ คือ ถ่านแกลบผสมทราย (1:1) ถ่านแกลบผสมดิน (1:1) กาบมะพร้าวสับผสมถ่านแกลบและดิน (1:1:1) และต้นกล้ามีการรอดตาย 100 เปอร์เซ็นต์ เมื่อนำไปปลูกในสภาพแปลง