

1. การคัดเลือกส่วนต่าง ๆ ของต้นกัญชาที่เหมาะสมสำหรับการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ การวิจัยพบว่าชิ้นส่วนใบส่วนยอด ลำต้นส่วนยอด และก้านใบส่วนยอด สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ในอาหารสังเคราะห์ Murashige and Skoog (MS) ซึ่งสอดคล้องกับ Murashige (1974), Gamborg (1975, อ้างในจรรยา ฤทธิ-ลอย , 2527) รายงานว่า ทุกส่วนของพืชสามารถชักนำให้เกิดการ เจริญและเปลี่ยนแปลงได้เมื่อนำมาเพาะเลี้ยงในอาหารสังเคราะห์ที่เหมาะสม มีพืชหลายชนิดที่ส่วนต่าง ๆ สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ในอาหารสังเคราะห์ แต่ปริมาณการเกิดแคลลัส และการเติบโตของแคลลัสอาจไม่เท่ากันเช่น การเลี้ยงเนื้อเยื่อ Arachis hypogea L. สายพันธุ์ TMV₂ พบว่าส่วนต่าง ๆ ของ seedling คือ epicotyl, hypocotyl, leaves และ cotyledon สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ แต่ชิ้นส่วนของใบ และ hypocotyl จะมีเปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัสสูงกว่าส่วนอื่น ๆ (Narasihulu and Reddy, 1983) ทรรณี ไชยทวี และจิตรีบุล ทุมศิริ (2528) เลี้ยงเนื้อเยื่อจากส่วนของ ใบเลี้ยง ยอดอ่อน ลำต้น epicotyl และ hypocotyl จาก seedling ของส้มโอพันธุ์ขาวทองดี ในอาหารสังเคราะห์สูตร MS พบว่า ทุกส่วนสามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ แต่ใบเลี้ยงเกิดแคลลัสได้รวดเร็ว และมีปริมาณสูงกว่าส่วนอื่น ๆ เช่นเดียวกับงานวิจัยนี้พบว่า ใบส่วนยอดกัญชา เมื่อนำมาเพาะเลี้ยงในอาหารสูตร MS มีเปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัส และเปอร์เซ็นต์แคลลัสขนาดใหญ่สูงกว่าลำต้น และก้านใบส่วนยอด
- นอกจากนี้ยังพบว่า เนื้อเยื่อใบส่วนยอดมีเปอร์เซ็นต์การปลดปล่อยสูงกว่าส่วนลำต้น และก้านใบ ทำให้เนื้อเยื่อใบกัญชามีโอกาสที่จะเจริญในอาหารสังเคราะห์ได้มากกว่าลำต้นและก้านใบ ยงยุทธ อินทรอุทก (2527) พบว่าลำต้นของกวางเครือขาว จะมีเปอร์เซ็นต์การปลดปล่อยสูงกว่าใบ แสดงว่าในแต่ละชิ้นส่วนของพืช

จะมีเปอร์เซ็นต์การปลดปล่อยจาก *microorganism* ไม่เหมือนกัน ซึ่งเกิดจาก ลักษณะโครงสร้างของส่วนต่าง ๆ ของพืชมีความยากง่ายต่อการทำความสะอาด และการฆ่าเชื้อที่ผิวไม่เหมือนกัน ดังนั้น การเลือกชิ้นส่วนของพืชที่มีเปอร์เซ็นต์การปลดปล่อยสูงเท่ากับการลดปัจจัยที่มีผลต่อการ เพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืช

จากเหตุผลดังกล่าวมานี้ การวิจัยจึงเลือกชิ้นส่วนของใบส่วนยอดของกัญชา มาใช้ในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ ซึ่งจากการรายงานการวิจัยที่ผ่านมาพบว่าการใช้ชิ้นส่วนของใบเป็นชิ้นส่วนที่ใช้ในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อคือ พวงพวยฝรั่ง (จรรยา ฤทธิลอย, 2527) ไม้สีสุก (นิมมวล วาสนา และคณะ, 2528) *Nicotiana tabacum*. (Murashige, 1974) *Saintpaulia ionantha* (Kukulezenka et al., 1972 อ้างใน Murashige, 1974)

2. การศึกษาความเข้มข้นของอาหาร (media strength) ของ Murashige and Skoog (MS) (1962) ที่เหมาะสมสำหรับการเพาะเลี้ยงใบส่วนยอดของกัญชา

การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อใบส่วนยอดกัญชาในอาหารสังเคราะห์ MS แบบความเข้มข้นเต็มสูตร (Full strength) และความเข้มข้นครึ่งหนึ่ง (Half strength) พบว่าเนื้อเยื่อที่เพาะเลี้ยงในอาหาร Half strength ของ MS มีการเติบโตของเนื้อเยื่อดีกว่า Full strength คือ ให้เปอร์เซ็นต์แคลลัสขนาดใหญ่สูงกว่า ซึ่งในลักษณะเดียวกันนี้ Engvild (1972) รายงานว่าการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ carnation ในอาหาร Half strength ของ MS เนื้อเยื่อจะเติบโตดีกว่า Full strength Minocha and Mehra (1974)

เพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ Neomamilaria profilera Miller ด้ว้ความเข้มข้นของ mineral salt เท่ากับ 20 % ของความเข้มข้นปกติ เนื้อเยื่อสามารถเจริญได้ก็ แต่ถ้าวความเข้มข้นของ mineral salt เท่ากับ 40 % ของความเข้มข้นปกติ จะทำให้ได้เนื้อเยื่อที่มีน้ำหนักสูงสุด แต่เมื่อเพิ่มความเข้มข้นเป็น 200 % จะทำให้ yield ลดลง

นอกจากนี้การวิจัยยังพบว่า เนื้อเยื่อใบกัญชาเมื่อเพาะเลี้ยงในอาหาร Half strength ของ MS จะมีความเขียวสดของใบสูง และเปอร์เซ็นต์การตายหนึ่งของเนื้อเยื่อจะต่ำกว่า Full strength ซึ่งเช่นเดียวกับในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ peperomia (วินิจ จีระประพันธ์กุล, 2527) และ carnation (Engvild, 1972) ในอาหาร Half strength ของ MS จะช่วยลดการตายของเนื้อเยื่อ และมีการเติบโตของแคลลัสได้ดีกว่า Full strength ดังนั้น การวิจัยนี้จึงเลือกความเข้มข้นของอาหารแบบ Half strength ของ MS ใ้เพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อใบส่วนยอดของกัญชา

เป็นที่น่าสังเกตว่าอาหาร 67-V medium ซึ่ง Veliky and Genest (1972) ใ้เพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ seedling ของกัญชาซึ่งให้ผลการเติบโตที่ดีนั้น เมื่อเทียบความเข้มข้นของ mineral salt ของ MS half strength แล้ว พบว่าจะมีความเข้มข้นที่ใกล้เคียงกัน (ภาคผนวก ค.)

3. ผลของความเข้มข้น 2,4-Dichlorophenoxy acetic acid (2,4-D)

6 Benzylaminopurine (BA) และ Kinetin ต่อการเกิดแคลลัสของใบส่วนยอดของกัญชา

การวิจัยนี้พบว่า การนำใบกัญชาเพาะเลี้ยงในอาหารสังเคราะห์

ของ Murashige and Skoog (MS) ทั้งแบบ Half strength และ Full strength ซึ่งไม่เพิ่มสารควบคุมการเจริญ ไม่สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ เมื่อเพิ่มสารควบคุมการเจริญคือ 2,4-D กับ BA หรือ Kinetin พบว่าทุกสัดส่วนความเข้มข้นสามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ และโคแคลลัสซึ่งมีขนาดต่าง ๆ กัน แสดงว่าสารควบคุมการเจริญจำเป็นต่อการ เกิดแคลลัสและการ เติบโตของ แคลลัส การพบว่าสารควบคุมการ เจริญจำเป็นสำหรับการ เจริญเติบโตของเนื้อเยื่อพืชที่เพาะเลี้ยงในหลอดทดลองนั้น Skoog and Miller (1957) รายงานว่าสัดส่วนและความเข้มข้นของ auxin และ cytokinin มีความจำเป็นต่อการ growth และ differentiation ของเนื้อเยื่อياسุม ในพืชชนิดอื่น ๆ ก็เช่นเดียวกันคือ potato (Okazawa et al., 1967, begonia (Fonesbech, 1974) และ Asperagas plumosus (Fonesbech et al., 1977)

3.1 ผลของความเข้มข้น 2,4-D : BA

การวิจัยนี้พบว่าทุกสัดส่วนความเข้มข้นของ 2,4-D : BA สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ การเติบโตในด้านการ เกิดแคลลัสและการเพิ่มขนาดของแคลลัสจะเริ่มในสัปดาห์ที่ 1 และจะสูงสุดในสัปดาห์ที่ 4 และคงที่ในเวลาต่อมาทั้งในค่านเปอร์เซ็นต์การ เกิดและการ เพิ่มขนาดของแคลลัส การตายหนึ่งของเนื้อเยื่อจะเริ่มปรากฏให้เห็นในสัปดาห์ที่ 3 และเปอร์เซ็นต์การตายนี้จะเพิ่มขึ้นในเวลาต่อมาซึ่งปรากฏการณ์นี้จะ เกิดขึ้นทำนองเดียวกันกับการเลี้ยงเนื้อเยื่อ carnation โดยมี IAA : BA เป็นสารควบคุมการ เจริญ (Engvild, 1972)

จากการวิจัยนี้พบว่า สัดส่วนความเข้มข้น 2,4-D : BA ที่มีความเข้มข้นของ 2,4-D เท่า คือ 0.5 มก./ลิตร จะให้เปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัส

สูงคือ 100 % แต่เมื่อความเข้มข้นของ 2,4-D เป็น 2 และ 5 มก./ลิตร เปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัสจะลดลง แสดงว่าการเพิ่มความเข้มข้นของ 2,4-D มีผลทำให้เปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัสลดลงเช่นเดียวกับ การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ ส่วน hypocotyl ของ Helianthus annuus L. (Greco et al., 1984)

ผลของความเข้มข้นของ 2,4-D เมื่อใช้ร่วมกับ BA ท่อขนาด แคลลัสพบว่าที่ความเข้มข้น 2,4-D เท่าคือ 0.5 มก./ลิตร จะให้เปอร์เซ็นต์ แคลลัสขนาดใหญ่สูงกว่าเมื่อความเข้มข้นของ 2,4-D เท่ากับ 2 และ 5 มก./ ลิตร แสดงว่าความเข้มข้น 2,4-D เท่า จะส่งเสริมการเติบโตโดยให้แคลลัส ขนาดใหญ่ แต่เมื่อเพิ่มความเข้มข้นของ 2,4-D มีผลทำให้ยับยั้งการเติบโตของ แคลลัส อาจเป็นไปได้ว่าความเข้มข้นของ 2,4-D เท่ากับ 0.5 มก./ลิตร เป็นช่วงที่ส่งเสริมการเติบโตของแคลลัสของใบกัญชาได้ดีที่สุด แต่เมื่อเพิ่มความ เข้มข้นของ 2,4-D ทำให้มีผลยับยั้งการเติบโตของแคลลัสซึ่งเช่นเดียวกับ Flores et al., (1982) รายงานว่า ช่วงความเข้มข้นของ 0.1-1 มก./ลิตร ของ 2,4-D จะส่งเสริมการเติบโตเนื้อเยื่อที่เพาะเลี้ยงในหลอดทดลองของ Amaranthus sp. ใต้น้ำ แต่ถ้าวความเข้มข้น 2,4-D เกิน 1 มก./ลิตร น้ำหนัก สดของแคลลัสจะลดลง ในพืชชนิดอื่น ๆ ก็เช่นเดียวกัน เช่น tobacco (0.02-0.2 มก./ลิตร) (Skoog, 1944 ; Lee, 1972) sunflower (10^{-10} มก./ ลิตร) (Hidebrant and Riker, 1974) maize (4 มก./ลิตร) (Sheri- dan, 1975) แพงพวยฝรั่ง (1.5-3.5 มก./ลิตร) (จรรยา ฤทธิลอย, 2527)

จะเห็นได้ว่า การกระตุ้นการเกิดแคลลัส โดยใช้ 2,4-D จะมี ช่วงความเข้มข้นที่เหมาะสมสำหรับพืชแต่ละชนิดไม่เท่ากัน หรือในพืชชนิดเดียวกัน แต่ทางสายพันธุ์ต่างชิ้นส่วน (organ) ก็จะไม่เท่ากันด้วย การเพิ่มความเข้มข้น ของ 2,4-D มีผลทำให้เนื้อเยื่อกัญชากายิ่งเพิ่มขึ้น ซึ่งไม่พบรายงานว่ 2,4-D

มีผลทำให้เกิดการตายหนึ่งของเนื้อเยื่อพืชจากการ เพาะเลี้ยงในหลอดทดลอง
 พบใน auxin ชนิดอื่นคือ IAA และ NAA การเพิ่มความเข้มข้นทำให้เกิด
 การตายของเนื้อเยื่อ (Engvild, 1972)

จากการวิจัยพบว่าในสัดส่วนความเข้มข้นที่มีความเข้มข้นของ
 2,4-D ต่ำ การเพิ่มความเข้มข้นของ BA ไม่มีผลต่อเปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัส
 แต่เมื่อความเข้มข้นของ 2,4-D เป็น 2 และ 5 มก./ลิตร พบว่าการเพิ่ม
 ความเข้มข้นของ BA มีผลทำให้เปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัสลดลง แสดงว่า
 ความเข้มข้นของ BA เพิ่มขึ้นจะยับยั้งการเกิดแคลลัส ซึ่งเช่นเดียวกับการ
 เพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ ส่วนหนึ่งของ Rape (Kertha et al., 1974) แต่
 การเพิ่มความเข้มข้นของ BA ที่ 2,4-D ต่ำไม่มีผลต่อเปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัส
 นั้น อาจเนื่องมาจากอิทธิพลของ 2,4-D ซึ่งมีผลต่อการชักนำการเกิดแคลลัส
 (Murashige, 1974) ซึ่งตามรายงานของ Perez-Benmudez et al., (1983)
 เลี้ยงเนื้อเยื่อ Digitalis obscura L. พบว่า auxin ที่ความเข้มข้นต่ำ ๆ
 ที่ชักนำการเกิดแคลลัสจะมีประสิทธิภาพสูงขึ้นเมื่อใช้ร่วมกับ BA

จากการวิจัยพบว่า เมื่อความเข้มข้นของ BA เท่ากับ 2 มก./
 ลิตร ในสัดส่วนความเข้มข้นของ 2,4-D ต่าง ๆ กันคือ 0.5, 2 และ 5 มก./
 ลิตร จะให้เปอร์เซ็นต์แคลลัสขนาดใหญ่กว่าความเข้มข้น BA 0.5 และ 5 มก./
 ลิตร เมื่อเทียบกับสัดส่วนความเข้มข้นของ 2,4-D เท่ากัน แสดงว่าความเข้มข้น
 ของ BA เท่ากับ 2 มก./ลิตร จะเป็นช่วงความเข้มข้นที่ให้เปอร์เซ็นต์การเกิด
 แคลลัสขนาดใหญ่สูงสุด ถ้าความเข้มข้นต่ำหรือสูงไปจากนี้จะทำให้เปอร์เซ็นต์การ
 เกิดแคลลัสขนาดใหญ่ต่ำ ซึ่งทำนองเดียวกับ Carnation (Engvild, 1972)
 ส่วนผลของความเข้มข้นของ BA มีผลทำให้การตายหนึ่งของเนื้อเยื่อใบกล้วยาเพิ่มขึ้น
 ซึ่งผลของความเข้มข้น BA ในสัดส่วนความเข้มข้นกับ 2,4-D มีผลทำให้เกิดการ

ตายหนึ่งของเนื้อเยื่อไม้พบรายงานโดยตรง แต่พบว่าเมื่อใช้ BA ร่วมกับ IAA หรือ NAA มีผลทำให้เกิดการตาย (necrosis) ของเนื้อเยื่อ Carnation (Engvild, 1972)

เป็นที่น่าสังเกตว่า การเพิ่มความเข้มข้นของ BA มีผลต่อการขยายขนาดของใบและเส้นใบของกัญชา ซึ่งผลที่ได้นี้เป็นสมบัติอย่างหนึ่งของ cytokinin ซึ่งจะส่งเสริมการขยายขนาดของใบพืช (Miller, 1956) ซึ่งพบในพืช (intract plant) ส่วนในด้านการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อในหลอดทดลอง Greco et al. (1984) รายงานว่า การเพิ่ม BA มีผลต่อการขยายขนาดของใบและเส้นใบของ Sulflower เช่นกัน ทั้งนี้ จากผลวิจัยที่กล่าวมาจะเห็นว่า 2,4-D ที่ความเข้มข้นต่ำ คือ 0.5 มก./ลิตร ซึ่งเป็นช่วงความเข้มข้นที่ดีที่สุดสำหรับส่งเสริมการเกิด และการเติบโตของแคลลัสเนื้อเยื่อใบกัญชา ซึ่งความเข้มข้นของ 2,4-D ช่วงนี้พบว่าเป็นช่วงที่เหมาะสมกับการเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชหลายชนิดเช่น แพงพวยฝรั่ง (จรรยา ฤทธิลอย, 2527) tobacco (Mura-shige and Skoog, 1962) Digilalis obscura L. (Perez-Bermudez et al., 1983)

ส่วนผลความเข้มข้นของ BA นั้น พบว่า ความเข้มข้นของ BA เท่ากับ 2 มก./ลิตร จะเป็นช่วงความเข้มข้นที่ดีที่สุดสำหรับการเติบโตของเนื้อเยื่อใบกัญชา นั่นคือ สัปดาห์ที่เหมาะสมสำหรับการเลี้ยงเนื้อเยื่อกัญชาคือ 2,4-D: BA เท่ากับ 0.5 : 2 มก./ลิตร ซึ่งเป็นสัปดาห์ที่ให้เปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัสและเปอร์เซ็นต์แคลลัสขนาดใหญ่สูง และมีเปอร์เซ็นต์การตายต่ำเมื่อเทียบกับสัปดาห์ความเข้มข้นอื่น ๆ

3.2 ผลของความเข้มข้น 2,4-Dichlorophenoxy acetic acid (2,4-D):

Kinetin

การวิจัยพบว่า ผลของความเข้มข้น 2,4-D : Kinetin ต่อการเติบโตของคลอโรพลาสต์ของใบกล้วยช่อกว้างคล้ายกับผลของ 2,4-D : BA คือ ทุกสัดส่วนความเข้มข้นสามารถชักนำให้เกิดคลอโรพลาสต์ และมีขนาดต่าง ๆ ซึ่งเมื่อเทียบคลอโรพลาสต์ที่เกิดจากการเลี้ยงด้วย 2,4-D : BA น้ำหนักสดก็ใกล้เคียงกัน แต่ในสัดส่วนความเข้มข้น 2,4-D : Kinetin จะเกิดการตายนิ่งเร็วกว่า

ผลของความเข้มข้นของ 2,4-D ที่ใช้ร่วมกับ Kinetin จะคล้ายกับผลของความเข้มข้นของ 2,4-D ที่ใช้ร่วมกับ BA คือ 2,4-D ความเข้มข้นต่ำจะส่งเสริมการเติบโตของคลอโรพลาสต์ แต่เมื่อความเข้มข้นของ 2,4-D เพิ่มขึ้นจะยับยั้งการเติบโตของคลอโรพลาสต์ และเปอร์เซ็นต์การตายนิ่งเพิ่มขึ้นซึ่งเช่นเดียวกับ Lee (1972) รายงานว่า การเลี้ยงเนื้อเยื่อกล้วย เมื่อใช้ Kinetin 0.45 มก./ลิตร ร่วมกับ 2,4-D ความเข้มข้นต่ำ (0.0221-0.221 มก./ลิตร) จะส่งเสริมการเติบโตของเนื้อเยื่อ แต่เมื่อความเข้มข้นของ 2,4-D เป็น 2.21-22.1 มก./ลิตร จะยับยั้งการเติบโตของเนื้อเยื่อ นอกจากนี้ Veliky *et al.*, (1969) พบว่าการเลี้ยงเนื้อเยื่อของ Red kidney bean การใช้ 2,4-D 0.2 มก./ลิตร จะให้ growth ที่ดีกว่า ความเข้มข้น 1.5 มก./ลิตร เมื่อใช้ร่วมกับ Kinetin 0.2 มก./ลิตร จากที่กล่าวมานี้แสดงว่า 2,4-D ที่ใช้ร่วมกับ Kinetin สำหรับการเลี้ยงเนื้อเยื่อใบกล้วยชาติที่เหมาะสมที่สุดจะเป็นความเข้มข้นต่ำ

ผลของความเข้มข้น Kinetin เมื่อใช้ร่วมกับ 2,4-D ต่อการเกิดคลอโรพลาสต์พบว่า ช่วงความเข้มข้นของ Kinetin ที่จะให้เปอร์เซ็นต์การเกิดคลอโรพลาสต์สูงจะขึ้นอยู่กับความเข้มข้นของ 2,4-D คือ ที่ความเข้มข้นของ 2,4-D ต่ำ

(0.5 มก./ลิตร) ช่วงความเข้มข้นของ Kinetin ที่ให้เปอร์เซ็นต์การเกิด แคลลัสสูงจะเป็น 0.5 และ 5 มก./ลิตร แต่เมื่อความเข้มข้นของ 2,4-D เท่ากับ 2 และ 5 มก./ลิตร ความเข้มข้นของ Kinetin ที่ให้เปอร์เซ็นต์สูง คือ 2 มก./ลิตร ซึ่งเช่นเดียวกับ Okazawa et al., (1967) พบว่าความเข้มข้นของ Kinetin สำหรับการเติบโตสูงสุดของการเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชฝรั่ง จะเปลี่ยนแปลงไปตามความเข้มข้นของ auxin คือ (NAA และ IAA) ถ้าความเข้มข้นของ Kinetin เพิ่มขึ้น ความเข้มข้นสำหรับการเติบโตสูงสุดของเนื้อเยื่อของ NAA และ IAA จะเพิ่มตามด้วย

การเพิ่มความเข้มข้นของ Kinetin เมื่อใช้ร่วมกับ 2,4-D จะให้ผลคล้ายกับการเพิ่ม BA เมื่อใช้ร่วม 2,4-D คือ ทำให้ใบและเส้นใบขยายขนาดเพิ่มขึ้น และเปอร์เซ็นต์การตายนิ่งเพิ่มขึ้น

จากที่กล่าวมานี้ จะเห็นว่าสัดส่วนความเข้มข้นระหว่าง 2,4-D : Kinetin ที่ต่ำ คือ 0.5 : 0.5 มก./ลิตร จะเป็นช่วงความเข้มข้นที่เหมาะสมที่สุดสำหรับการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชในสูตรอาหาร MS แบบ Half strength ซึ่งสัดส่วนนี้ให้เปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัส และแคลลัสขนาดใหญ่สูง เปอร์เซ็นต์การตายนิ่งต่ำ ซึ่งมีพืชหลายชนิดที่เจริญได้ดีในสัดส่วน 2,4-D : Kinetin ที่ต่ำคือ

Red kidney bean (0.2 : 0.2 มก./ลิตร) (Veliky et al., 1969)
Seedling ของกัญชา (1.5 : 0.2 มก./ลิตร) (Veliky and Genest, 1972)

เมื่อเปรียบเทียบการเติบโตของเนื้อเยื่อพืช ที่มีสัดส่วนความเข้มข้น 2,4-D : BA กับ 2,4-D : Kinetin จะพบว่าจะมีแนวโน้มในการควบคุมการเจริญของเนื้อเยื่อพืชคล้ายกัน แคลลัสที่ได้จะมีความใกล้เคียงกันในแง่

น้ำหนักสดและลักษณะของแคลลัส ความเข้มข้นของ 2,4-D ที่ใช้เท่ากัน มีข้อแตกต่างกันคือ ความเข้มข้นของ BA (2 มก./ลิตร) ที่ใช้ในการส่งเสริมการเติบโตสูงสุดจะสูงกว่าของ Kinetin (0.5 มก./ลิตร)

4. ผลของการเคลื่อนย้ายแคลลัสในอาหารใหม่ (subculture) ที่มีต่อการเติบโตของแคลลัสใบกัญชา

เมื่อนำแคลลัส 2 ขนาด คือ แคลลัสขนาดใหญ่มาก และขนาดปานกลางที่ได้จากการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อใบกัญชา อายุ 35 วัน มา subculture ในอาหารที่มีความเข้มข้นของ 2,4-D : BA เท่ากับ 0.5 : 5 มก./ลิตร เหมือนเดิม พบว่าแคลลัสจะเพิ่มสูงสุดในสัปดาห์ที่ 3 ซึ่งคล้ายกับรายงานของ Price *et al.*, (1977) พบว่าการ subculture แคลลัสของ cotton จะทำให้แคลลัสเติบโตอย่างรวดเร็ว และมีน้ำหนักสดเพิ่มจาก 200 มิลลิกรัม เป็น 3 กรัม ในเวลา 21 วัน นอกจากนี้การวิจัยพบว่าหลังจาก subculture ได้ 4 สัปดาห์ การเติบโตของแคลลัสจะซบเซาซึ่งอาจเนื่องมาจาก สารอาหารเหลือน้อย เนื่องจากถูกใช้ไปในการเติบโต และอีกประการหนึ่งอาจมีการสะสม metabolite ของแคลลัสทำให้เป็นพิษต่อแคลลัส (Yeoman and Macleod, 1977)

จากการวิจัยครั้งนี้พบว่า แนวโน้มของแคลลัสขนาดใหญ่ เมื่อนำมา subculture จะให้แคลลัสขนาดใหญ่ (L.) ได้ ขณะที่การ subculture ของแคลลัสขนาดปานกลางจะไม่ให้แคลลัสขนาดใหญ่เลย ดังนั้น จะเห็นว่า cell line ที่มีศักยภาพในการเติบโตจะให้แคลลัสที่เกิดใหม่มีอัตราการเติบโตที่ดีกว่า จากคุณสมบัติของ cell line ของพืชที่ได้จากการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อในหลอดทดลองซึ่งมีศักยภาพต่าง ๆ กันนี้ได้ถูกนำมาใช้ในการคัดเลือก cell line เพื่อ

ใช้ประโยชน์ในค่านต่าง ๆ เช่น Widholm (1980) ได้รายงานว่า การคัดเลือก cell line ที่เหมาะสมเป็นปัจจัยที่สำคัญอย่างหนึ่งในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ เพื่อการผลิตสารให้ได้ผลผลิตสูง เช่น การคัดเลือก cell line ที่มีการผลิต pigment สูง โดยวิธีการสังเกตด้วยตา (Visual selection) ซึ่งกระทำโดยการสังเกตคัดเลือก cell line ที่มีการสร้างสาร pigment สูง แล้วแยกออกมาเลี้ยงในอาหารใหม่ (subculture) จนกระทั่งได้ cell line ที่มีวิสุทธิ ในการผลิต pigment ที่ต้องการสูง ซึ่งวิธีการนี้ได้ถูกนำมาใช้โดย Eichenberger (1951, อ้างใน Widholm, 1980) คัดเลือก cell line ของ Daucus carota ซึ่งผลิต caratene สูง นอกจากนี้ การคัดเลือก cell line ที่ผลิต alkaloid สูง ก็มีวิธีการที่เหมาะสมคือ การวิเคราะห์สารเคมี (Chemical analysis selection) ซึ่ง Zenk *et al.* (1977) อ้างใน (Widholm, 1980) ได้ใช้ในการคัดเลือก cell line ของแพงพวยฝรั่งที่มีการผลิตสาร serpentine และ ajmalicine ได้สูงกว่าปกติ สำหรับการคัดเลือก cell line ที่มีศักยภาพในการเติบโต และ differentiation สูงนั้น Greef and Jacobs (1979) ได้รายงานว่า การคัดเลือก cell line ของ sugarbeet ที่มีความสามารถในการ regenerate สูงนั้น พิจารณาจากลักษณะการเติบโตของแคลลัสและความสามารถในการ regenerate สูง

การศึกษาการ เคลื่อนย้ายแคลลัสลงในอาหารใหม่นี้จะเป็นพื้นฐาน การวิจัยขั้นต่อไปในการคัดเลือกแคลลัสที่เติบโตดีและรวดเร็ว ซึ่งเราควรจะได้มีการตรวจสอบดูว่า callus line ที่เติบโตได้ดีจะมีการผลิตสารใดหรือไม่ หรือ callus line ที่ผลิตสารใดดีแต่การ เติบโตไม่ดี ควรจะมีการศึกษาที่จะปรับปรุง ให้มีการเติบโตได้ดี ซึ่งควรจะได้มีการกระทำในการวิจัยขั้นต่อไป

5. การทดสอบสารที่มีฤทธิ์ antimicrobial จากเนื้อเยื่อแคลลัสที่ได้จากใบ
ส่วนยอดกล้วย

การวิจัยทดสอบสาร antimicrobial โดยการใส่แคลลัส
อายุ 60 วัน วางลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อจุลินทรีย์ (nutrient agar) ที่
spread plate ด้วยเชื้อ Bacillus megaterium, Aspergillus niger,
Escherichia coli, Pseudomonas aeruginosa, Candida albicans,
Micrococcus luteus, Proteus vulgaris และ Penicillium spp.
พบว่าไม่เกิด clear zone กับเชื้อที่ทดสอบ แต่ปรากฏว่าเกิด clear zone
กับเชื้อจุลินทรีย์ชนิดหนึ่งซึ่งมีลักษณะเป็นเส้นใยคล้ายราซึ่งเกิดจากการติดเชื้อ
(contaminate) ในขณะที่ทดลองในการวิจัยครั้งแรกไม่เกิด clear zone
สันนิษฐานว่าอาจเกิดมาจากสารภายในแคลลัสแพร่ลงในอาหารเลี้ยงเชื้อได้น้อย
เนื่องจากมีพื้นที่ผิวแคลลัสสัมผัสกับผิวอาหารน้อย หรืออาหารมีความเข้มข้นมาก
เนื่องจาก ปริมาตรของวุ้นสูง จึงได้ทำการทดลองซ้ำโดยใช้แคลลัส 2 กรัม
มาบดแล้วใช้ Blank paper disc ϕ 0.5 มม. จุ่มลงในแคลลัสที่บด แล้ว
วางลงบนจานอาหารที่ spread plate ด้วยเชื้อ B. megaterium ซึ่ง Veliky
and Genest (1972) ได้รายงานว่า ทบอบของคอสารที่ได้จากเนื้อเยื่อกล้วย
ที่ดีที่สุด แต่ปรากฏว่าไม่เกิด clear zone เช่นกัน ดังนั้น อาจเป็นไปได้ว่า
สารที่มีในแคลลัสมีปริมาณที่น้อยเกินไปจนไม่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ
เชื้อจุลินทรีย์ได้ หรืออาจไม่มีการสร้างสาร antimicrobial โดยทั่วไปความ
เข้มข้นของสาร antibiotic ที่ใช้ทดสอบกับเชื้อจุลินทรีย์สำคัญมาก ซึ่ง
Mitscher et al. (1972) กล่าวว่าความเข้มข้นของสาร antibiotic
ที่ใช้กันเก่านั้น เมื่อนำมาทดสอบใช้ความเข้มข้นไม่ต่ำกว่า 10 $\mu\text{g/ml}$

สำหรับสารที่สกัดจากพืช เมื่อนำมาทดสอบจะใช้ปริมาณความเข้มข้น 100-1000 $\mu\text{g/ml}$ ซึ่งสกัดมาจากส่วนของพืช 500 กรัม (น้ำหนักแห้ง) Veliky and Genest (1972) ได้ทดสอบฤทธิ์ของ antimicrobial ของเนื้อเยื่อที่เลี้ยงจากัญชาพันธุ์ B-7 hybrid ปรากฏว่าต้องใช้เซลล์ที่มีน้ำหนักแห้ง 10 กรัม นำมาสกัดให้มีปริมาตร 1 มิลลิลิตร

ัญชามีสารที่น่าสนใจหลายอย่าง กลุ่มที่สำคัญได้แก่ Cannabinoids ซึ่งประกอบด้วย Tetrahydrocannabinol (THC), Cannabinol, Cannabidiol เป็นต้น ในการวิเคราะห์ต้องใช้วิธีการแยกสารต่าง ๆ ทางเคมี แต่เนื่องจาก Veliky and Genest (1972) ได้รายงานว่าเซลล์ของัญชามีสารที่มีฤทธิ์เป็น antimicrobial ด้วย จึงได้ทดสอบคุณสมบัติทางด้าน antimicrobial แทนการวิเคราะห์สารอื่น ๆ โดยใช้วิธี bioassay ซึ่งง่ายกว่า ในการทดสอบการผลิของเนื้อเยื่อจำเป็นต้องใช้วิธีเคมี ซึ่งต้องใช้ปริมาณเซลล์มากซึ่งจะได้กระทำให้การวิจัยครั้งต่อไป

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright © by Chiang Mai University

All rights reserved