

## บทที่ 5

### วิจารณ์ผลการทดลอง

#### 5.1 การศึกษาผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการขยายพันธุ์ของงิงในสภาพปลอดเชื้อ

การศึกษาผลของ BA และ TDZ ต่อการขยายพันธุ์ของงิงในสภาพปลอดเชื้อ พบว่าหลังเพาะเลี้ยงลำต้นเทียมบนอาหารสูตร MS คัดแปลง เป็นระยะเวลา 10 สัปดาห์ การใช้ BA เข้มข้น 0-1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ไม่มีอิทธิพลต่อการเกิดยอด ความสูง จำนวนราก และความยาวของราก ในขณะที่การใช้ TDZ ทำให้การเกิดยอด ความสูง การเกิดราก และจำนวนราก มีค่าสูงกว่าการใช้ TDZ เข้มข้น 0.25-1.00 มิลลิกรัมต่อลิตร และพบว่าไม่มีอิทธิพลของปฏิสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของ BA และ TDZ ทำให้การใช้ BA เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยไม่เติม TDZ สามารถกระตุ้นการเกิดยอดจากลำต้นเทียมได้สูงที่สุด คือ 2.7 ยอดต่อชิ้นส่วน รวมทั้งให้ต้นที่สูงและมีรากจำนวนมาก (ตารางที่ 4.1-4.4) ซึ่งในการทดลองนี้ความเข้มข้นของ BA ที่เหมาะสมมีค่าต่ำกว่าในการทดลองของ Abbas *et al.* (2011) ซึ่งรายงานว่าการใช้ BA เข้มข้น 4.5 มิลลิกรัมต่อลิตร เพียงอย่างเดียว ทำให้งิงมีเปอร์เซ็นต์การเกิดยอดสูงที่สุดและทำให้งิงเกิดยอดจำนวนมากที่สุด คือ 8 ยอด การที่ BA สามารถกระตุ้นให้เกิดตาข้างและเพิ่มจำนวนยอดของพืช (รังสฤษดิ์, 2545) เนื่องจากมีหน้าที่ในการส่งเสริมการสร้าง RNA และเอนไซม์ และส่งเสริมการแบ่งเซลล์ (พีรเดช, 2537; นพดล, 2537)

การใช้ TDZ เพียงอย่างเดียว หรือใช้ร่วมกับ BA ทำให้ตายอดงิงที่เกิดขึ้นมีลักษณะเกิดเป็นกระจุกสั้น และเกิดรากน้อย (ภาพที่ 4.5) เมื่อนำกลุ่มตายอดนี้ไปเลี้ยงบนอาหารสูตร MS ที่ไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต เป็นเวลา 10 สัปดาห์ พบว่ากลุ่มตายอดที่มาจากอาหารเดิมที่ใช้ TDZ เพียงอย่างเดียว ที่ความเข้มข้นต่ำที่สุด คือ 0.25 มิลลิกรัมต่อลิตร ให้เกิดยอดจำนวนมาก คือ 11.2 ยอดต่อชิ้นส่วน และได้ต้นที่สมบูรณ์ ดังนั้นการใช้ TDZ จึงเหมาะสมสำหรับการเพิ่มจำนวนยอดเมื่อใช้ในปริมาณความเข้มข้นต่ำ และการใช้ TDZ ร่วมกับ BA นั้นไม่เหมาะสมต่อการสร้างยอดและการเจริญเติบโตของงิง ซึ่งสอดคล้องกับ Lincy and Sasikumar (2010) ที่รายงานว่ายอดงิงที่ได้จากการเพาะเลี้ยงบนอาหารที่มี TDZ มีลักษณะสั้นผิดปกติ เนื่องจาก TDZ จัดอยู่ในกลุ่ม phenylurea ซึ่งเป็นกลุ่มไซโทไคนินสังเคราะห์ที่ออกฤทธิ์สูง (Mok *et al.*, 1982) TDZ จึงช่วยกระตุ้นให้เกิดการ

เปลี่ยนแปลงในระดับเซลล์ (differentiation) ในระดับความเข้มข้นต่ำ (Murthy *et al.*, 1998) การยับยั้งการยืดตัวของยอดจึงโดย TDZ อาจมีสาเหตุมาจากกิจกรรมของไซโทไคนินนั้นสูงเกินไป โดยปกติไซโทไคนินนั้นสามารถช่วยเพิ่มจำนวนยอดได้ แต่ในขณะที่เดียวกันกลับส่งผลให้เกิดการยับยั้งการยืดยาว (Huetteman and Preece, 1993) โดยเฉพาะ TDZ ที่มีประสิทธิภาพในการเพิ่มจำนวนยอด ในบางครั้งกลับส่งผลเสีย ทำให้ยอดที่เกิดขึ้นมีปัญหาในการยืดยาวและเกิดรากที่ผิดปกติ (Huetteman and Preece, 1993; Lu, 1993) นอกจากนี้กิจกรรมที่สูงของไซโทไคนิน อาจไปกดทับการทำงานของฮอร์โมนอื่น ๆ ภายในพืช ทำให้ทำงานไม่ได้หรือทำงานน้อยลง เช่น ออกซิน และจิบเบอเรลลิน ซึ่งมีหน้าที่ในการขยายขนาดและช่วยในการยืดยาวของเซลล์ Hutchinson *et al.* (1997) รายงานว่า TDZ ช่วยชักนำให้เกิด somatic embryogenesis ในดอกเจอเรเนียม โดยเข้าไปยับยั้งการสังเคราะห์ GA (triazoles and ancymidol) ดังนั้น TDZ จึงส่งผลกระทบต่อการทำงานของจิบเบอเรลลิน (Murthy *et al.*, 1998)

สำหรับการศึกษาผลของ BA, TDZ และ kinetin ต่อการขยายพันธุ์ของพืช เมื่อเพาะเลี้ยงพืชบนอาหารสูตร MS เป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่าการใช้ BA เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร เพียงอย่างเดียวและการใช้ BA เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ kinetin เข้มข้น 2.0 หรือ 3.0 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถกระตุ้นให้เกิดยอดได้ดีที่สุด คือ 2.2, 1.9 และ 1.6 ยอดต่อชิ้นส่วน ตามลำดับ ต้นพืชที่ได้มีความสูงและความยาวของรากอยู่ในกลุ่มที่มีค่าสูงสุด (ตารางที่ 4.9) ซึ่งผลที่ได้นี้ไม่สอดคล้องกับ Khatun *et al.* (2003) ที่รายงานว่าการใช้ BA ร่วมกับ kinetin ทำให้จึงเกิดยอดจำนวนมากกว่าการใช้ BA เพียงอย่างเดียว โดยการใช้ BA เข้มข้น 2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ kinetin เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถชักนำให้เกิดยอดพืชมากถึง 22-25 ยอดต่อชิ้นส่วน ซึ่งมากกว่าการใช้ BA เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร เพียงอย่างเดียว ที่ทำให้เกิดยอดเพียง 2 ยอดต่อชิ้นส่วน และไม่สอดคล้องกับ Ayenew *et al.* (2012) ที่รายงานว่าการใช้ BA เข้มข้น 2.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ kinetin เข้มข้น 1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ทำให้จึงเกิดยอดมากที่สุด คือ 7 ยอดต่อชิ้นส่วน ในขณะที่การศึกษาใน *Kaempferia galangal* พบว่าการใช้ BA เพียงอย่างเดียวทำให้เกิดยอดจำนวนมากกว่าการใช้ BA ร่วมกับ kinetin (Chirangini *et al.*, 2005) การใช้ BA เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ kinetin เข้มข้น 1.0-3.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ทำให้จึงเกิดยอดและรากปกติ แตกต่างจากการใช้ TDZ ร่วมกับ BA หรือ kinetin เนื่องจาก BA และ kinetin อยู่ในกลุ่ม adenine ซึ่งเป็นไซโทไคนินสังเคราะห์ที่ออกฤทธิ์น้อยกว่าไซโทไคนินสังเคราะห์กลุ่ม phenylurea (Nandi *et al.*, 1989; Mok *et al.*, 1982) เนื่องจากการใช้ BA เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร เพียงอย่างเดียวหรือให้ร่วมกับ kinetin ให้จำนวนยอดและคุณภาพของยอดไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ดังนั้นการขยายพันธุ์พืชในสภาพปลอดเชื้อจึงควรใช้ BA เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร เพียงอย่างเดียว โดยไม่เติม kinetin เพื่อลดต้นทุนในการขยายพันธุ์

สำหรับกลุ่มตาชอดที่ได้จากกรรมวิธีที่เติม TDZ เมื่อย้ายไปเลี้ยงบนอาหารสูตร MS ที่ไม่มีสารควบคุมการเจริญเติบโต พบว่ากลุ่มตาชอดบางส่วนสามารถยึดขาเป็นต้นปกติและเกิดรากจำนวนมาก แต่ยังคงมีกลุ่มตาชอดบางส่วนที่ไม่สามารถเติบโตได้เป็นยอดปกติ (ภาพที่ 4.6 และ ภาพที่ 4.12) การที่กลุ่มตาชอดสามารถเติบโตเป็นยอดและมีรากปกติได้ อาจมีสาเหตุมาจากฤทธิ์ของไซโทไคนินลดลงอยู่ในระดับที่เหมาะสมต่อการเติบโตของยอดจึง ดังเช่นในการศึกษาของ Prathanturug *et al.* (2005) รายงานว่า เมื่อเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนตาชอด (Curcuma longa) ในอาหารเหลวสูตร MS ที่เติม TDZ เข้มข้น 16 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 1 สัปดาห์ แล้วย้ายไปเลี้ยงในอาหารสูตร MS ที่ไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต เป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่าชิ้นส่วนสามารถเกิดยอดจำนวนมากถึง 11.4 ยอด และมีรากเกิดขึ้นปกติ ดังนั้นจากการทดลองทั้งสองนี้จึงเป็นไปได้ว่าหากเพาะเลี้ยงลำต้นเทียมลงในอาหารที่เติม TDZ เป็นเวลา 1-2 สัปดาห์ เพื่อกระตุ้นให้เกิดกลุ่มตาชอด แล้วจึงย้ายมาเลี้ยงในอาหารสูตร MS ที่ไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต เป็นเวลา 8 สัปดาห์ น่าจะสามารถกระตุ้นให้เกิดยอดจำนวนมาก ในระยะเวลาอันสั้นได้

## 5.2 การศึกษาผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการเกิดแคลลัสในขิง

### 5.2.1 ผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการเกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนเหง้าขิง

การศึกษาผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการเกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนเหง้าขิง โดยเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนเหง้าบนอาหารสูตร MS คัดแปลงที่เติม 2,4-D เข้มข้น 0-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ BA เข้มข้น 0-5.0 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 12 สัปดาห์ พบว่าการไม่ใช้ BA ทำให้เกิดแคลลัสที่มีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางเฉลี่ยสูงกว่าการใช้ BA เข้มข้น 1.0-5.0 มิลลิกรัมต่อลิตร และพบว่ามีอิทธิพลของปฏิสัมพันธ์ระหว่าง 2,4-D และ BA ต่อการเกิดแคลลัส ทำให้การใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5-1.5 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยไม่เติม BA มีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของแคลลัสเฉลี่ยสูงสุดที่สุด คือ 0.43-0.52 เซนติเมตร (ตารางที่ 4.11) ชิ้นส่วนเหง้าขิงสามารถเกิดแคลลัสได้ 33.3-46.7 เปอร์เซ็นต์ โดยแคลลัสที่เกิดขึ้นมีค่าเฉลี่ยสีแคลลัส 1.8-2.4 คือสีขาวปนเหลืองและค่าเฉลี่ยเกาะตัวของแคลลัส 2.0-2.4 คือเกาะตัวหลวม (ตารางที่ 4.12 และ 4.13) ผลการเกิดแคลลัสนี้คล้ายกับงานของ Saingproa and Kanchanapoom (1997) ที่รายงานว่า การใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5-4.0 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนเหง้าขิงได้ โดยเฉพาะ 2,4-D เข้มข้น 1.98 มิลลิกรัมต่อลิตร ทำให้เกิดแคลลัสมากที่สุด คือ 92 เปอร์เซ็นต์ และการใช้ BA เพียงอย่างเดียว ไม่สามารถทำให้เกิดแคลลัสได้ เนื่องจากการเกิดแคลลัสจากกรรมวิธีที่ให้ 2,4-D เข้มข้น 0.5, 1.0 และ 1.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ในการทดลองนี้ ไม่

แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ดังนั้นการใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยไม่เติม BA จึงเหมาะสมสำหรับการชักนำชิ้นส่วนเหง้าจึงให้เกิดแคลลัส โดยทำให้เกิดแคลลัส 46.7 เปอร์เซ็นต์

การชักนำชิ้นส่วนเหง้าจึงให้เกิดแคลลัส โดยการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนเหง้าบนอาหารสูตร MS ที่เติม 2,4-D เข้มข้น 0-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ TDZ เข้มข้น 0-1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 12 สัปดาห์ พบว่า TDZ มีอิทธิพลต่อขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของแคลลัส โดยการไม่ใช้ TDZ ให้ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของแคลลัสเฉลี่ยสูงที่สุด (ตารางที่ 4.14) การใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยไม่เติม TDZ สามารถชักนำให้ชิ้นส่วนเหง้าจึงเกิดแคลลัสขึ้น 13.3-40.0 เปอร์เซ็นต์ แคลลัสมีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางเฉลี่ย 0.2-0.4 เซนติเมตร ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ โดยแคลลัสที่เกิดขึ้นมีค่าเฉลี่ยสีของแคลลัส 2.2-2.5 คือสีขาวปนเหลือง มีค่าเฉลี่ยการเกาะตัวของแคลลัส 2.2-2.5 คือแคลลัสเกาะตัวหลวม (ตารางที่ 4.15 และ 4.16) ดังนั้นการใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร เพียงอย่างเดียว ซึ่งทำให้เกิดแคลลัส 40 เปอร์เซ็นต์ จึงเป็นวิธีการที่เหมาะสมและลดต้นทุนสำหรับการชักนำการเกิดแคลลัส

การชักนำให้เกิดแคลลัสต้องมีสัดส่วนของออกซินต่อไซโทไคนินที่สมดุล (รังสฤษฎ์, 2545) การใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ TDZ เข้มข้น 0.25-1.00 มิลลิกรัมต่อลิตร ไม่สามารถชักนำชิ้นส่วนเหง้าของจึงให้เกิดแคลลัสได้ อาจมีสาเหตุมาจากระดับความเข้มข้นที่ไม่เหมาะสม เกิดความไม่สมดุลระหว่างออกซินและไซโทไคนิน นอกจากนี้ชิ้นส่วนเหง้าจึงที่นำมาใช้ทดลองนี้คือส่วนของลำต้นที่เปลี่ยนสภาพเพื่อทำหน้าที่เก็บสะสมอาหารเป็นบริเวณที่เนื้อเยื่อหยุดการแบ่งเซลล์ แต่เนื้อเยื่อที่เหมาะสมต่อการชักนำให้เกิดแคลลัสนั้น ควรเป็นเนื้อเยื่อเจริญที่มาจากเนื้อเยื่อที่มีอายุน้อย (รังสฤษฎ์, 2545) รวมถึงเหง้าจึงที่ใช้ในการทดลองนี้อยู่ในช่วงที่พักตัว การตอบสนองต่อการเกิดแคลลัสจึงอาจเกิดขึ้นได้น้อย

สีของแคลลัสนั้นอาจมีหลายสี ขึ้นอยู่กับรงควัตถุต่าง ๆ ภายในเซลล์ที่เพาะเลี้ยง และปัจจัยสภาพแวดล้อมในการเพาะเลี้ยง (คำณูณ, 2542; แสงจันทร์ 2547) สำหรับการเกาะตัวของแคลลัสพบว่าแคลลัสที่เกิดขึ้นมีทั้งแคลลัสที่เกาะตัวหลวม และเกาะตัวแน่น แคลลัสที่เกาะตัวกันหลวม เซลล์หลุดจากกันง่าย นิยมนำมาใช้ประโยชน์ในการเพาะเลี้ยงเป็นเซลล์แขวนลอยในอาหารเหลว (คำณูณ, 2542) ส่วนแคลลัสที่เกาะตัวแน่นนั้นสามารถพัฒนาไปเป็นยอดและรากง่ายกว่าแคลลัสแบบหลวม (แสงจันทร์, 2547) แคลลัสที่เกิดขึ้นในการทดลองนี้มีค่าเฉลี่ยสีแคลลัสเป็นสีขาวปนเหลือง ซึ่งนับว่าเป็นแคลลัสที่ดี ซึ่ง Guo and Zhang (2005) รายงานว่าการชักนำให้เกิดแคลลัสของจึงนั้น แคลลัสที่มี

ลักษณะเป็นเม็ดกลม สีเหลือง และเกาะตัวหลวม เป็น embryogenic callus เหมาะสำหรับการนำไปเลี้ยงเป็นเซลล์แขวนลอย เช่นเดียวกับ Rostiana and Syahid (2008) รายงานว่าการใช้ 2,4-D สามารถกระตุ้นให้เกิดแคลลัสจากเนื้อเยื่อเจริญส่วนตาข้าง ทำให้เกิดแคลลัสที่มีสีเหลือง และเกาะตัวหลวม ซึ่งเป็นลักษณะของ embryogenic callus สามารถกระตุ้นให้พัฒนาเป็นต้นได้ ในขณะที่การใช้ 2,4-D ในระดับความเข้มข้นสูง แคลลัสที่เกิดขึ้นมีสีน้ำตาลและเกิดอาการ necrotic ดังนั้นแคลลัสที่มีสีขาวปนน้ำตาลนั้นอาจไม่เหมาะสมสำหรับนำไปใช้ประโยชน์ เนื่องจากสีน้ำตาลอาจเกิดจากสารประกอบฟีนอลที่ส่งผลให้เกิดการยับยั้งการเจริญเติบโตของเนื้อเยื่อ (ประพันธ์, 2549) แคลลัสที่ได้จากการทดลองนี้จึงสามารถนำไปใช้ประโยชน์ได้หลายอย่าง เช่น การขยายพันธุ์ การผลิตโปรโตพลาสต์ และการปรับปรุงพันธุ์ เป็นต้น

### 5.2.2 ผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการเกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนตาข้าง

การศึกษาผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการเกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนตาข้าง โดยเฉพาะเลี้ยงชิ้นส่วนตาข้างบนอาหารสูตร MS คัดแปลงที่เติม 2,4-D เข้มข้น 0-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ BA เข้มข้น 0-5.0 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่าการใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ส่งผลให้แคลลัสมีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางเฉลี่ย 1.22-1.34 เซนติเมตร สูงกว่าการไม่ใช้ 2,4-D ในขณะที่การใช้ BA ไม่มีอิทธิพลต่อขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางแคลลัส (ตารางที่ 4.17) การใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ BA เข้มข้น 0-5.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ทำให้ชิ้นส่วนตาข้างเกิดแคลลัส 66.7-100.0 เปอร์เซ็นต์ แคลลัสที่เกิดขึ้นส่วนใหญ่มีสีขาวปนเหลืองและเกาะตัวหลวม ดังนั้นในการผลิตแคลลัสจึงควรใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยไม่เติม BA ซึ่งทำให้ชิ้นส่วนตาข้างเกิดแคลลัส 100 เปอร์เซ็นต์ และมีต้นทุนชักนำให้เกิดแคลลัสต่ำกว่ากรรมวิธีอื่น ๆ

การเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนตาข้างบนอาหารสูตร MS คัดแปลงที่เติม 2,4-D เข้มข้น 0-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ TDZ เข้มข้น 0-1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่าการใช้ 2,4-D และ TDZ ต่างมีอิทธิพลต่อขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางของแคลลัส โดยการใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ทำให้แคลลัสมีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางเฉลี่ย 1.05-1.25 เซนติเมตร สูงกว่าการไม่ใช้ 2,4-D และการไม่ใช้ TDZ ทำให้แคลลัสมีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางเฉลี่ยสูงที่สุด คือ 1.38 เซนติเมตร การใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5-2.5 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยไม่เติม TDZ ทำให้ชิ้นส่วนตาข้างเกิดแคลลัส 83.3-100.0 เปอร์เซ็นต์ แคลลัสที่เกิดขึ้นมีสีขาวปนเหลืองและมีการเกาะตัวหลวมถึงแน่น เมื่อพิจารณาในแง่ต้นทุนการผลิตร่วมด้วย จึงควรใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยไม่เติม TDZ ในการชักนำชิ้นส่วนตาข้างให้เกิดแคลลัส ซึ่งสามารถทำให้เกิดแคลลัสได้ 100 เปอร์เซ็นต์

ผลการศึกษาการชักนำให้เกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนตาขิงนี้ สอดคล้องกับการศึกษาของ Sultana *et al.* (2009) ที่พบว่าการใช้ 2,4-D เข้มข้น 1.0 มิลลิกรัมต่อลิตรทำให้เกิดแคลลัสจากปลายยอดขิงได้ และการใช้ 2,4-D ร่วมกับ BA สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ เช่นเดียวกับการศึกษาของ Rostiana and Syahid (2008) รายงานว่าการใช้ 2,4-D เพียงอย่างเดียว และการใช้ 2,4-D ร่วมกับ BA นั้นสามารถชักนำให้เกิดแคลลัสจากตาขิงได้ โดยการใช้ 2,4-D เข้มข้น 1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ BA เข้มข้น 3.0 มิลลิกรัมต่อลิตร สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ดีที่สุด คือ 93.33% และการใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ BA เข้มข้น 1.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ทำให้เกิดแคลลัสมากที่สุดจากชิ้นส่วนปลายยอดขิง (Malamug *et al.*, 1991) นอกจากนี้ การศึกษาใน *Curcuma kwangsiensis* Lindl. พบว่าการใช้ 2,4-D ร่วมกับ BA และ TDZ สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสจากชิ้นส่วน โคนต้นได้ (Zhang *et al.*, 2011) ชิ้นส่วนตาขิงตอบสนองต่อการเกิดแคลลัสได้ดี เนื่องจากตาขิงมีส่วนของเนื้อเยื่อเจริญอยู่ การชักนำให้เกิดแคลลัสจะเกิดขึ้นได้ง่ายเมื่อใช้ชิ้นส่วนที่มาจากเนื้อเยื่ออ่อนที่มีบริเวณเนื้อเยื่อเจริญหรือเซลล์พาเรงไคมาอยู่ (Brown, 1990; รังสฤษฏ์, 2545) และเหง้าขิงเริ่มออกจากระยะพักตัว นอกจากนี้ การเกิดแคลลัสยังขึ้นอยู่กับชนิดของสารควบคุมการเจริญเติบโตที่ใช้ร่วมกัน ชนิดของพืช และแหล่งกำเนิดของพืช (Brown, 1990; Hussian *et al.*, 2010)

การใช้ TDZ เพียงอย่างเดียว ไม่สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนตาขิงได้ ในขณะที่บางการศึกษาพบว่าการใช้ TDZ เพียงอย่างเดียว สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ เช่น ซะเอมเทศ (Wongwicha *et al.*, 2008) และกวาวเครือ (*Pueraria candollei* var. *mirifica*) (Udomsuk *et al.*, 2009) แม้ว่า TDZ มีประสิทธิภาพในการชักนำให้เกิดแคลลัสได้ แต่ในการทดลองครั้งนี้พบว่าการใช้ TDZ ที่ระดับความเข้มข้น 0.25-1.00 มิลลิกรัมต่อลิตร โดยไม่เติม 2,4-D นั้นไม่สามารถชักนำให้เกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนตาขิงได้ การใช้ TDZ อาจไม่เหมาะสมกับการชักนำให้เกิดแคลลัสในขิง เหมือนกับการยับยั้งการเติบโตในขิง ทั้งนี้มีรายงานว่า การใช้ TDZ ส่งผลให้ยอดขิงมีการเจริญเติบโตที่ผิดปกติ เนื่องจาก TDZ ไปยับยั้งการเติบโตของเซลล์ (Huetteman and Preece, 1993)

### 5.2.3 ผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการเกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนใบขิง

การศึกษาผลของสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการเกิดแคลลัสจากชิ้นส่วนใบขิง โดยเฉพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร MS ดัดแปลงที่มี 2,4-D และ Dicamba พบว่าการใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร ทำให้แคลลัสมีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 0.1 เซนติเมตร แคลลัสมีสีขาวและเกาะตัวหลวม ส่วนการใช้ 2,4-D เข้มข้น 0.25 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ Dicamba เข้มข้น 0.25 มิลลิกรัมต่อลิตร ทำให้แคลลัสมีขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 0.4 เซนติเมตร แคลลัสมีขาวปนเหลืองและเกาะตัวหลวม



and Staden (1998) รายงานว่าผงถ่านกัมมันต์สามารถช่วยให้สารควบคุมการเจริญเติบโตอยู่ในสภาพคงตัวและสร้างสภาพมืดให้แก่พืช เนื่องจากแสงทำให้ IAA เสื่อมสลายได้ง่ายกว่าเมื่ออยู่ในที่มืด (Nissen and Sutter, 1990) และในบางพืช เช่น ลิ้น การเติมผงถ่านกัมมันต์ช่วยให้หัวมีขนาดใหญ่ขึ้น (Han *et al.*, 2005) ดังนั้นการเติมผงถ่านกัมมันต์อาจช่วยส่งเสริมหรือยับยั้งการเจริญเติบโตของพืชนั้น จึงขึ้นอยู่กับชนิดพืชและปัจจัยอื่น ๆ ด้วย เช่น ระยะเวลาที่ได้รับแสง (ตารางที่ 4.24)

น้ำตาลซูโครสมีผลต่อความสูง จำนวนใบ และการเกิดเหง้าของขิง เมื่อให้น้ำตาลซูโครสเข้มข้นมากขึ้นส่งผลให้ความสูง จำนวนใบ และการเกิดเหง้าเพิ่มขึ้น การให้น้ำตาลซูโครสที่ระดับความเข้มข้น 6 เปอร์เซ็นต์ เหมาะสมต่อการเพิ่มความสูงของต้น ในขณะที่ระดับความเข้มข้น 6-8 เปอร์เซ็นต์ เป็นระดับที่เหมาะสมต่อการสร้างใบ และที่ระดับความเข้มข้น 6-10 เปอร์เซ็นต์ เหมาะสมต่อการสร้างเหง้า (ตารางที่ 4.24, 4.27 และ 4.28) ก่อนหน้านี้มีการรายงานว่าน้ำตาลซูโครสช่วยส่งเสริมการสร้างหัวของพืชหลายชนิด เช่น มันฝรั่ง (Garner and Blake, 1989) ขมิ้น (Islam *et al.*, 2004; Nayak and Naik, 2006) และขิง (Archana *et al.*, 2013; Rout *et al.*, 2001; Sharma and Singh, 1995; Tyagi *et al.*, 2006) เนื่องจากอวัยวะสะสมอาหารของพืชมีคาร์โบไฮเดรตสะสมอยู่ โดยเหง้าของขิงนั้นมีแป้งเป็นส่วนประกอบถึง 45.25 เปอร์เซ็นต์ (Haq *et al.*, 1986) น้ำตาลซูโครสจึงมีผลต่อการสร้างหัวของพืช (Nayak, 2000) นอกจากนี้ Nayak and Naik (2006) รายงานว่าการสร้างหัวของขมิ้นนั้นน้ำตาลมีอิทธิพลมากกว่าระยะเวลาที่ได้รับแสง ส่วน Archana *et al.* (2013) รายงานว่าการใช้น้ำตาลซูโครสเข้มข้น 80-90 กรัมต่อลิตร ทำให้เหง้าขิงพันธุ์ Mahima มีน้ำหนักสูง และเกิดยอดขิงจำนวนมาก เมื่อนำขิงไปปลูกพบว่ามีโอกาสรอดชีวิต 67-100 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่การใช้น้ำตาลซูโครสเข้มข้น 30 กรัมต่อลิตร ทำให้ขิงมีจำนวนยอดและน้ำหนักเหง้าน้อย และเมื่อนำขิงไปปลูกพบว่ามีโอกาสรอดเพียง 33 เปอร์เซ็นต์ การทดลองนี้พบว่าน้ำตาลซูโครสที่ความเข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ เป็นความเข้มข้นที่สูงเกินไป ทำให้การเจริญเติบโตของขิงผิดปกติเกิดการยับยั้งความสูงและการสร้างใบของขิงเช่นเดียวกับการศึกษาการสร้างเหง้าในขิงของ Archana *et al.* (2013)

ระยะเวลาที่ขิงได้รับแสงมีผลต่อจำนวนใบและการเกิดเหง้า การเพาะเลี้ยงขิงให้ได้รับแสง 16 และ 24 ชั่วโมงต่อวัน ให้จำนวนใบและการเกิดเหง้าสูงกว่าเพาะเลี้ยงในที่มืด (ตารางที่ 4.24 และ 4.28) สอดคล้องกับการศึกษาของ Abbas *et al.* (2014) รายงานว่าการให้แสง 16 ชั่วโมง สามารถชักนำให้เกิดการสร้างเหง้าของขิงได้ดีกว่าการเพาะเลี้ยงในที่มืด ในขณะที่ Sharma and Singh (1995) พบว่าการเพาะเลี้ยงขิงในที่มืดทำให้เกิดเหง้าดีที่สุด ส่วนในขมิ้น (*Curcuma longa* L.) นั้น Islam *et al.* (2004) รายงานว่าการเลี้ยงขมิ้นในที่มืดทำให้ได้น้ำหนักเหง้าของขมิ้นสูงที่สุด



จากการทดลองนี้ยังพบว่ามียูทิลิตี้ของปฏิสัมพันธ์ระหว่างการให้แสงกับปัจจัยอื่นต่อการเจริญเติบโตและการสร้างเหง้าของขิง (ตารางที่ 4.24) แสงและน้ำตาลซูโครสมีอิทธิพลร่วมต่อจำนวนยอด จำนวนใบ และการสร้างเหง้า ซึ่งการให้แสง 16 ชั่วโมงต่อวัน ร่วมกับน้ำตาลซูโครสเข้มข้น 8 เปอร์เซ็นต์ เหมาะสมในการกระตุ้นการสร้างยอด ใบ และทำให้มีอัตราของเส้นผ่าศูนย์กลางเหง้าต่อเส้นผ่าศูนย์กลางลำต้นเทียมสูง (ตารางที่ 4.24) และเมื่อสังเกตลักษณะเหง้าขิง พบว่าเหง้าขิงที่ได้จากการใช้น้ำตาลซูโครสเข้มข้น 8 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับแสง 16 ชั่วโมง โดยเติมและไม่เติมผงถ่านกัมมันต์ เหง้าขิงมีขนาดใหญ่ และมีตาขิงจำนวนมาก (ภาพที่ 4.19) Rout *et al.* (2001) รายงานว่าน้ำตาลซูโครสที่ระดับความเข้มข้น 3-8 เปอร์เซ็นต์ และการให้แสง 24 ชั่วโมง สามารถชักนำให้เกิดการสร้างเหง้าของขิงได้ แสงมีผลต่อการสร้างเหง้าเนื่องจากแสงเป็นปัจจัยสำคัญอย่างหนึ่งในการสังเคราะห์แสงเพื่อผลิตอาหารไปใช้ในการเจริญเติบโตและสะสมไว้ในที่อวัยวะสะสมอาหาร สอดคล้องกับการทดลองนี้ ซึ่งพบว่าการให้แสง 16-24 ชั่วโมง นั้นทำให้ขิงสร้างใบจำนวนมาก ส่งผลให้เกิดการสังเคราะห์แสงมากขึ้น จำนวนใบที่เกิดขึ้นจึงมีส่วนช่วยในการสร้างเหง้าของขิงด้วย ซึ่งสอดคล้องกับผลการวิเคราะห์สหสัมพันธ์ในการทดลองนี้ ที่พบว่าข้อมูลเปอร์เซ็นต์การเกิดเหง้ามีแนวโน้มสัมพันธ์กับข้อมูลจำนวนยอดและจำนวนใบ โดยมีความสัมพันธ์ไปในทิศทางเดียวกัน (ตารางที่ 4.29)

ดังนั้นการใช้น้ำตาลซูโครสเข้มข้น 8 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับระยะเวลาการให้แสง 16 ชั่วโมงต่อวัน โดยไม่เติมผงถ่านกัมมันต์ จึงเป็นวิธีที่เหมาะสมที่สุดต่อการสร้างเหง้าและการเจริญเติบโตของขิง

### 5.3.2 ผลของชนิดของแสงและน้ำตาลซูโครสต่อการสร้างเหง้าขิง

จากการศึกษาพบว่าน้ำตาลซูโครสมีผลต่อการสร้างเหง้า จำนวนยอด ความสูง และจำนวนใบของขิง เมื่อความเข้มข้นของน้ำตาลซูโครสเพิ่มขึ้น ส่งผลทำให้การสร้างเหง้าและจำนวนยอดเพิ่มขึ้น ในขณะที่เดียวกันกลับส่งผลทำให้ความสูงและจำนวนใบลดลง น้ำตาลซูโครสที่ระดับความเข้มข้น 8-10 เปอร์เซ็นต์ เหมาะสมต่อการสร้างเหง้าขิง น้ำตาลซูโครสเข้มข้น 6-8 เปอร์เซ็นต์ เหมาะสมต่อการสร้างยอด และน้ำตาลซูโครสที่ระดับความเข้มข้น 3-6 เปอร์เซ็นต์ เหมาะสมกับการเพิ่มความสูงและจำนวนใบของขิง ในขณะที่น้ำตาลซูโครสที่ระดับความเข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ ไม่เหมาะสมกับการเจริญเติบโตของขิง (ตารางที่ 4.30, 4.32, 4.33 และ 4.34) ทั้งนี้เนื่องจากน้ำตาลซูโครสมีอิทธิพลต่อการเจริญเติบโตและสร้างเหง้าของขิง ดังที่กล่าวไว้ในหัวข้อ 5.3.2 ข้างต้น

ชนิดของแสงมีผลต่อการสร้างเหง้า จำนวนยอด และความสูงของขิง โดยแสงสีขาวจากหลอด LED และแสงสีแดง เหมาะสมต่อการส่งเสริมการสร้างเหง้าและการเกิดยอดของขิง (ตารางที่

4.30, 4.31 และ 4.32) และผลการวิเคราะห์สหสัมพันธ์ ที่พบว่าข้อมูลเปอร์เซ็นต์การเกิดเหง้ามีแนวโน้มสัมพันธ์กับจำนวนยอดไปในทิศทางเดียวกัน แต่ไปในทิศทางตรงข้ามกับความสูงต้นและจำนวนใบ (ตารางที่ 4.35) ทั้งนี้ความเข้มแสงเป็นปัจจัยหนึ่งที่สำคัญต่อการสังเคราะห์แสง ความเข้มแสงที่เหมาะสมจะช่วยเพิ่มการสังเคราะห์แสงและการเจริญเติบโตของพืช ซึ่งในการทดลองนี้แสงสีขาวจากหลอด LED มีความเข้มแสงมากที่สุดเมื่อเปรียบเทียบกับกับแสงอีก 3 ชนิด พืชสามารถสังเคราะห์แสงได้ดีขึ้นเมื่อพืชได้รับความเข้มแสงมากขึ้น (คนัย, 2544) ทำให้พืชมีการสร้างอาหารและนำไปใช้ในการเจริญเติบโตเพิ่มมากขึ้น ส่วนแสงสีแดงแม้จะมีความเข้มแสงน้อยกว่าแสงสีขาวจากหลอด LED แต่สามารถชักนำให้เกิดการสร้างเหง้าของขิงได้ (ตารางที่ 4.30 และ 4.31) สอดคล้องกับการศึกษาใน *Achimenes longiflora* พบว่าคุณภาพแสงมีผลต่อการสร้างหัว โดยพบว่าแสงสีแดงช่วยกระตุ้นการสร้างหัวของ *Achimenes longiflora* เพิ่มมากขึ้นเมื่อเทียบกับการใช้แสงสีขาว (Deutch, 1974)

Zhou and Singh (2002) รายงานว่าแสงสีแดงช่วยการพัฒนาของรากและใบ ส่งเสริมการออกดอก และไม่แสดงอาการชืดของลำต้นและใบในพืช American cranberry ได้ แสงสีแดงเป็นแสงที่พืชนำไปใช้ประโยชน์ได้มาก การสังเคราะห์แสงของพืชใช้แสงสีแดงและสีน้ำเงินมากถึง 60 เปอร์เซ็นต์ (Hershey, 2001) แสงสีแดงนอกจากจะช่วยในการสังเคราะห์แสงแล้ว ยังช่วยเพิ่มประสิทธิภาพการใช้ประโยชน์คาร์โบไฮเดรตจากใบด้วย (Saebo *et al.*, 1995) ทั้งนี้ในการศึกษาการใช้แสงสีแดงเพื่อกระตุ้นการสร้างหัวของปทุมมา (*Curcuma alismatifolia*) พบว่าแสงสีแดงทำให้คุณภาพหัวของหัวพันธุ์ปทุมมาลดลงและเร่งวงจรชีวิตของปทุมมา แต่ไม่มีผลยับยั้งการสร้างหัว (Chidburee, 2008) การเร่งวงจรชีวิตของพืช ทำให้พืชเข้าสู่ระยะชราและพักตัวเร็วขึ้น พืชหัวจะสะสมอาหารในอวัยวะสะสมอาหารใต้ดินก่อนเข้าสู่ระยะพักตัว (โสรระยา, 2557) แสงสีแดงจึงอาจมีผลต่อการชักนำการเข้าสู่ระยะพักตัวขิง ทำให้ขิงกระตุ้นการสะสมอาหารและชักนำสร้างเหง้าของขิงได้ อย่างไรก็ตามพบว่าการใช้แสงสีแดงทำให้ความสูงของต้นขิงเพิ่มขึ้น เช่นเดียวการศึกษาในปทุมมา (*Curcuma alismatifolia*) พบว่าการปลูกปทุมมาในสภาพแสงสีแดงทำให้ต้นพืชยึดสูงกว่ากรรมวิธีควบคุมและต้นมีลักษณะพอม (Chidburee, 2008) และการศึกษาของ Jao *et al.* (2005) รายงานผลของแสงสีแดงและสีน้ำเงินจากหลอด LEDs ต่อการสร้างหัวของ *Zantedeschia jucunda* 'Black Magic' โดยพบว่าการใช้แสงสีแดงช่วยเพิ่มความสูง โดยทำให้ต้นมีความสูง 9.8-10.5 เซนติเมตร เมื่อเปรียบเทียบกับหลอดฟลูออเรสเซนต์ที่ให้ความสูงต้นเพียง 6.3 เซนติเมตร ในขณะที่การสร้างหัวพบว่าไม่มีความแตกต่างกันในแสงแต่ละชนิด การที่แสงสีแดงช่วยเพิ่มความสูงของต้นนั้น อาจมีสาเหตุจากความเข้มแสงของแสงสีแดงน้อยกว่าแสงชนิดอื่น ทำให้ต้นขิงยึดตัวเพื่อเข้าหาแสง หรืออาจเป็นเพราะแสงสีแดงเพิ่มการเติบโตของใบ เช่นในกรณีของ *Cymbidium* (Tanaka *et al.*, 1998) หรือเพราะช่วยเพิ่มความยาวของใบ เช่นในกรณีของ *Doritaenopsis* (Shin *et al.*, 2008) ส่วนการใช้

แสงสีน้ำเงินร่วมกับแสงสีแดงในการศึกษานี้ พบว่ามีการสร้างเหง้าของขิงและจำนวนยอดไม่แตกต่างจากการใช้แสงสีขาวจากหลอดฟลูออเรสเซนต์ ซึ่งไม่สอดคล้องกับ Lian *et al.* (2002) ที่รายงานว่าเมื่อทดสอบการตอบสนองของหัวลิลี *Lilium oriental hybrid 'Pesaro'* ต่อแสงสีแดง แสงสีน้ำเงิน และแสงสีแดงร่วมกับสีน้ำเงินจากหลอด LEDs เปรียบเทียบกับการไม่ให้แสงและแสงสีขาวจากหลอดฟลูออเรสเซนต์ โดยให้แสงนาน 16 ชั่วโมงต่อวัน พบว่าการใช้แสงสีแดงร่วมกับแสงสีน้ำเงิน ช่วยส่งเสริมการเจริญเติบโตของหัวลิลี ทำให้หัวมีขนาดใหญ่ขึ้น มีน้ำหนักสด และน้ำหนักแห้งสูงขึ้น

จากการทดลองนี้ยังพบว่ามีอิทธิพลของปฏิสัมพันธ์ระหว่างชนิดของแสงร่วมกับระดับความเข้มข้นของน้ำตาชชูโครสต่อการสร้างเหง้าของขิง โดยการใช้แสงสีขาวจากหลอด LED และแสงสีแดง ร่วมกับน้ำตาชชูโครสเข้มข้น 8 เปอร์เซ็นต์ และแสงสีแดงร่วมกับน้ำตาชชูโครสเข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ เหมาะสมต่อการสร้างเหง้าของขิง เมื่อสังเกตลักษณะเหง้าขิงจากทั้งสามกรรมวิธี พบว่าเหง้าขิงจากการใช้น้ำตาชชูโครสเข้มข้น 8 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับแสงสีขาวจากหลอด LED เหง้าขิงมีลักษณะยาวและพอม ในขณะที่การใช้น้ำตาชชูโครสเข้มข้น 8-10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับแสงสีแดง เหง้าขิงมีลักษณะกลมและมีขนาดใหญ่ แต่เหง้าขิงที่ได้จากน้ำตาชชูโครสเข้มข้น 8 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับแสงสีขาวจากหลอด LED มีจำนวนตาขิงมากกว่าการใช้น้ำตาชชูโครสเข้มข้น 8-10 เปอร์เซ็นต์ ร่วมกับแสงสีแดง (ภาพที่ 4.21)

นอกจากนี้พบว่าน้ำตาชชูโครสที่ระดับความเข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ ไม่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของขิง ดังนั้นเพื่อประสิทธิภาพและลดต้นทุนการผลิตเหง้าขิงในสภาพปลอดเชื้อ การใช้หลอด LED สีขาวหรือสีแดง ร่วมกับน้ำตาชชูโครสเข้มข้น 8 เปอร์เซ็นต์ จึงเหมาะสมต่อการสร้างเหง้าและการเจริญเติบโตของขิงมากที่สุด

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่  
Copyright © by Chiang Mai University  
All rights reserved