

### บทที่ 3

#### ผล

#### 1. ศึกษาชิ้นส่วนพืช และสูตรอาหารต่อการเกิดเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัส

จากการเพาะเลี้ยงชิ้นส่วนของใบ และข้อของหน้่าวัวในหลอดทดลองบนอาหารที่แตกต่างกันเป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่า ชิ้นส่วนข้อสามารถชักนำให้เกิดแคลลัสได้ดีในทุกสูตรอาหารเมื่อเปรียบเทียบกับชิ้นส่วนของใบ ชิ้นส่วนข้อที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร MMS, VW และ WPM ให้เปอร์เซ็นต์การเกิดแคลลัสสูงสุดเท่ากัน 100 % รองลงมา คือ สูตรอาหาร ½ MMS (96%), MS (80%) และ LS (32%) สำหรับชิ้นส่วนของใบที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร LS นั้น พบว่าสามารถชักนำแคลลัสได้สูงสุด 60% รองลงมา คือ สูตรอาหาร MMS (36%), ½ MMS (36%), VW (36%), MS (16%) และ WPM (12%) (ตารางที่ 1) ลักษณะของแคลลัสที่เกิดขึ้นมี 2 ลักษณะ คือ มีลักษณะกลมแบบเมอร์ริสเต็มมาติกโนดูลาแคลลัส (Meristematic nodular callus) (ภาพที่ 1ก) และเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัส (ภาพที่ 1ข, ค) ชิ้นส่วนที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร MS และ WPM เกิดเป็นเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัส ในขณะที่ชิ้นส่วนที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตรอื่น ๆ เกิดการพัฒนาเป็นเมอร์ริสเต็มมาติกโนดูลาแคลลัส แคลลัสทั้งสองลักษณะเริ่มเกิดขึ้นหลังการวางเลี้ยงเป็นเวลา 6 สัปดาห์ โดยเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัสที่เกิดจากชิ้นส่วนที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร WPM มีพัฒนาการที่เร็วกว่าเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัสที่เกิดจากชิ้นส่วนที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร MS ที่ระยะเวลา 8 สัปดาห์หลังการวางเลี้ยง (ภาพที่ 1ข,ค)

อย่างไรก็ตามเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัสที่เกิดขึ้นจากชิ้นส่วนข้อ บนอาหารสูตร MS และ WPM นั้น ภายหลังการวางเลี้ยงเป็นระยะเวลาหนึ่ง เกิดสีน้ำตาลทั้งชิ้นส่วน เนื้อเยื่อไม่มีการพัฒนา และตายในที่สุด ดังนั้นจึงเลือกใช้เมอร์ริสเต็มมาติกโนดูลาแคลลัสที่ชักนำจากชิ้นส่วนข้อบนอาหารสูตร MMS เพื่อใช้ในการชักนำเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัสในการศึกษาต่อไป

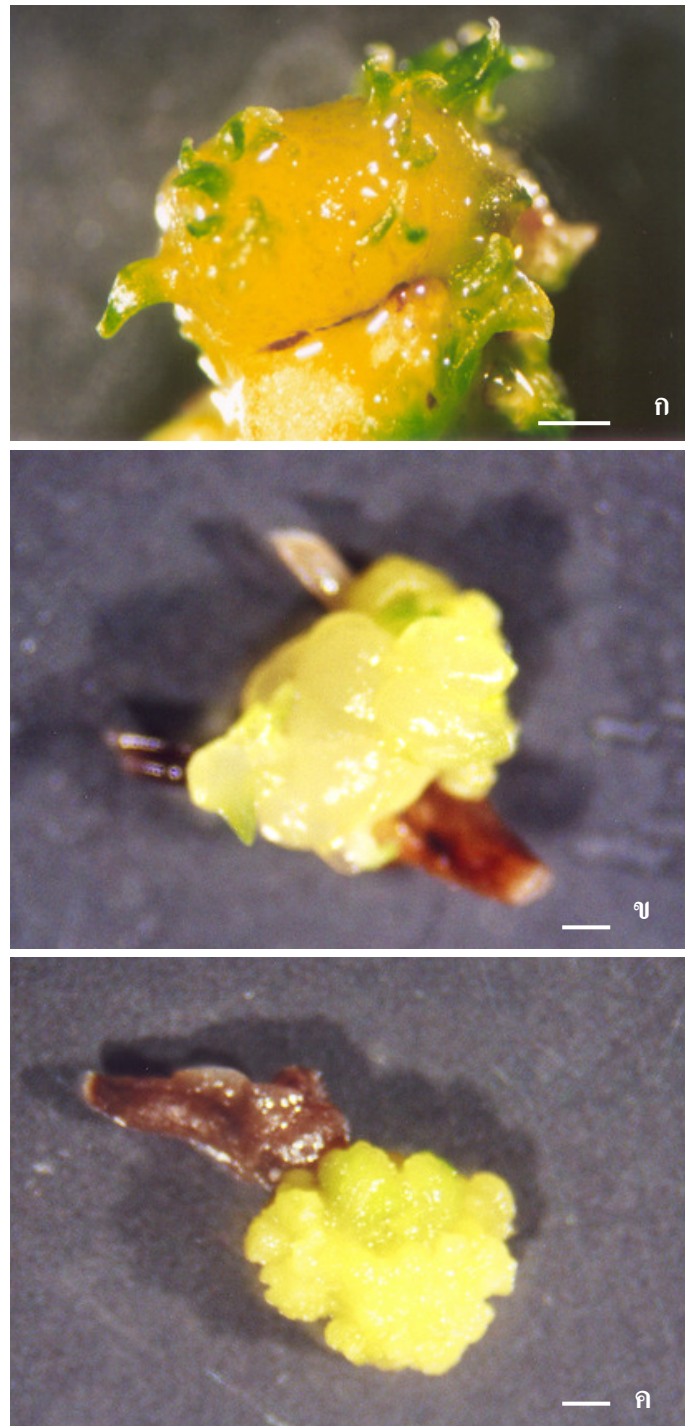
ตารางที่ 1 ผลของสูตรอาหาร และชิ้นส่วนพืชต่อการเกิดแคลลัสหลังเพาะเลี้ยง 8 สัปดาห์

สูตรอาหาร	ชิ้นส่วนพืช	การเกิดแคลลัสจาก ชิ้นส่วน(%)	ขนาดแคลลัส (ชม.)	ลักษณะแคลลัส
MS	ใบ	16d	0.10e	MNC
	ข้อ	80ab	0.63bcde	EC
MMS	ใบ	36cd	1.26a	MNC
	ข้อ	100a	0.91abc	MNC
½ MMS	ใบ	36cd	0.62bcde	MNC
	ข้อ	96a	0.82abcd	MNC
LS	ใบ	60bc	0.13e	MNC
	ข้อ	32cd	0.40cde	MNC
VW	ใบ	32cd	0.43cde	MNC
	ข้อ	100a	1.03ab	MNC
WPM	ใบ	12d	0.32de	MNC
	ข้อ	100a	0.85abcd	EC
F-test		**	**	
C.V. (%)		29.86	48.22	

MNC: เมอริสเต็มมาติก โนคูลาแคลลัส, EC: เอ็มบริโอเจเนติกแคลลัส

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญยิ่ง

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วยวิธี DMRT

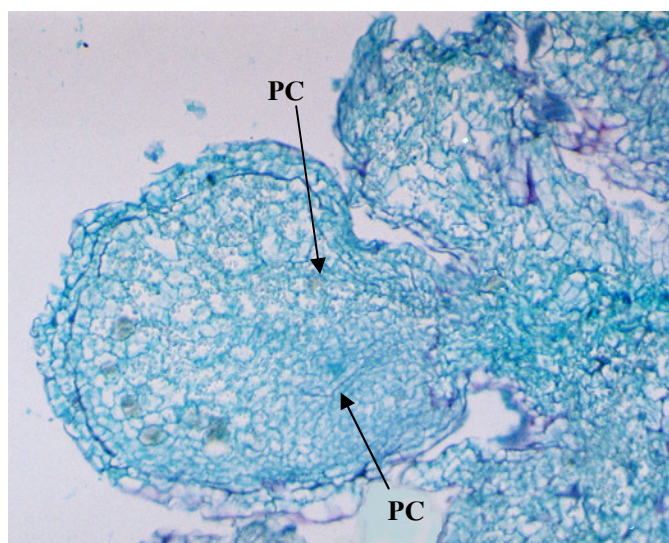


ภาพที่ 1 ลักษณะของแคลลัสที่ชักนำจากชิ้นส่วนของหน้าวัวพันธุ์สุลต่านวางเลี้ยงนาน 8 สัปดาห์ (บาร์ = 1.0 มม.)

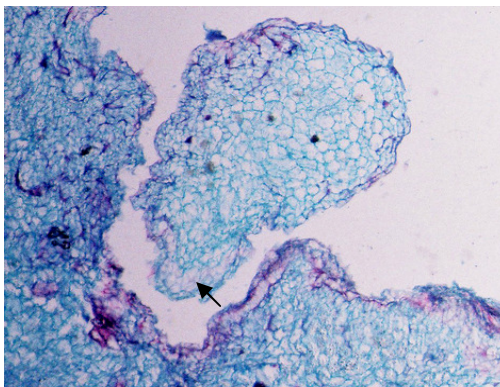
- ก. ลักษณะของเมอริสเต็มมาติก โนดูลาแคลลัสที่เกิดบนอาหารสูตร MMS
- ข. ลักษณะเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัสที่เกิดบนอาหารสูตร WPM
- ค. ลักษณะเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัสที่เกิดบนอาหารสูตร MS

## 1.1 การตรวจสอบเนื้อเยื่อวิทยา

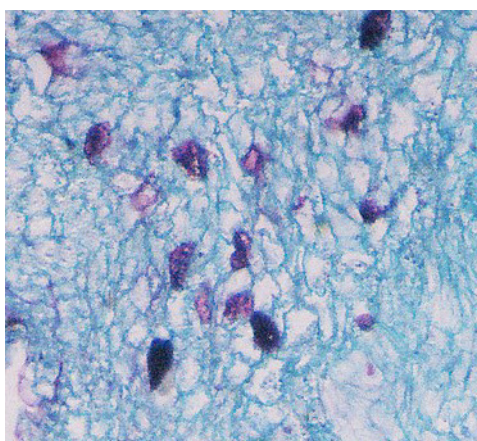
จากการศึกษาลักษณะทางเนื้อเยื่อวิทยาของเอ็มบริโอเจนนิคแคลล์สจากข้อหน้าวัวที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร WPM พบว่า เอ็มบริโอเจนนิคแคลล์สเกิดขึ้นที่บริเวณผิวของชิ้นส่วน มีการเชื่อมต่อกันของโปรแคมเบียมระหว่างขั้วเจริญส่วนยอดและราก (ภาพที่ 2) เซลล์แต่ละเซลล์มีขนาดต่าง ๆ กัน มีรูปร่างคล้ายคลึง และเรียงตัวชิดกัน ไซโตพลาสซึมล้อมติดสีฟาสท์กรีน โดยเฉพาะบริเวณเซลล์อพิเดอมิสติดสีฟาสท์กรีนเข้มข้น เซลล์มีขนาดเล็กเรียงตัวกันแน่นทึบ มีกิจกรรมการแบ่งเซลล์สูง และมีการเจริญพัฒนาไปเป็นเมอร์ิสเต็มมอยด์ พัฒนาจากระยะรูปกลม หัวใจ และระยะสร้างใบ ระยะรูปหัวใจมีการพัฒนาเห็นเป็นสองขั้วอย่างชัดเจน โดยที่เซลล์ส่วนบนเป็นส่วนของขั้วยอด และเซลล์ส่วนล่างเป็นซัสเพนเซอร์หรือขั้วราก (ภาพที่ 3) ภายในเซลล์ส่วนใหญ่มีเม็ดกลมเล็ก ๆ ย้อมติดสีแดงของแซฟรานิน ซึ่งคาดว่าเป็นโปรตีนที่สะสมภายในเซลล์ (ภาพที่ 4)



ภาพที่ 2 ลักษณะทางเนื้อเยื่อวิทยาของเอ็มบริโอเจนนิคแคลล์สหน้าวัวระยะรูปกลม ซึ่งมีโปรแคมเบียม (PC) เชื่อมต่อกันระหว่างขั้วเจริญส่วนยอด และราก



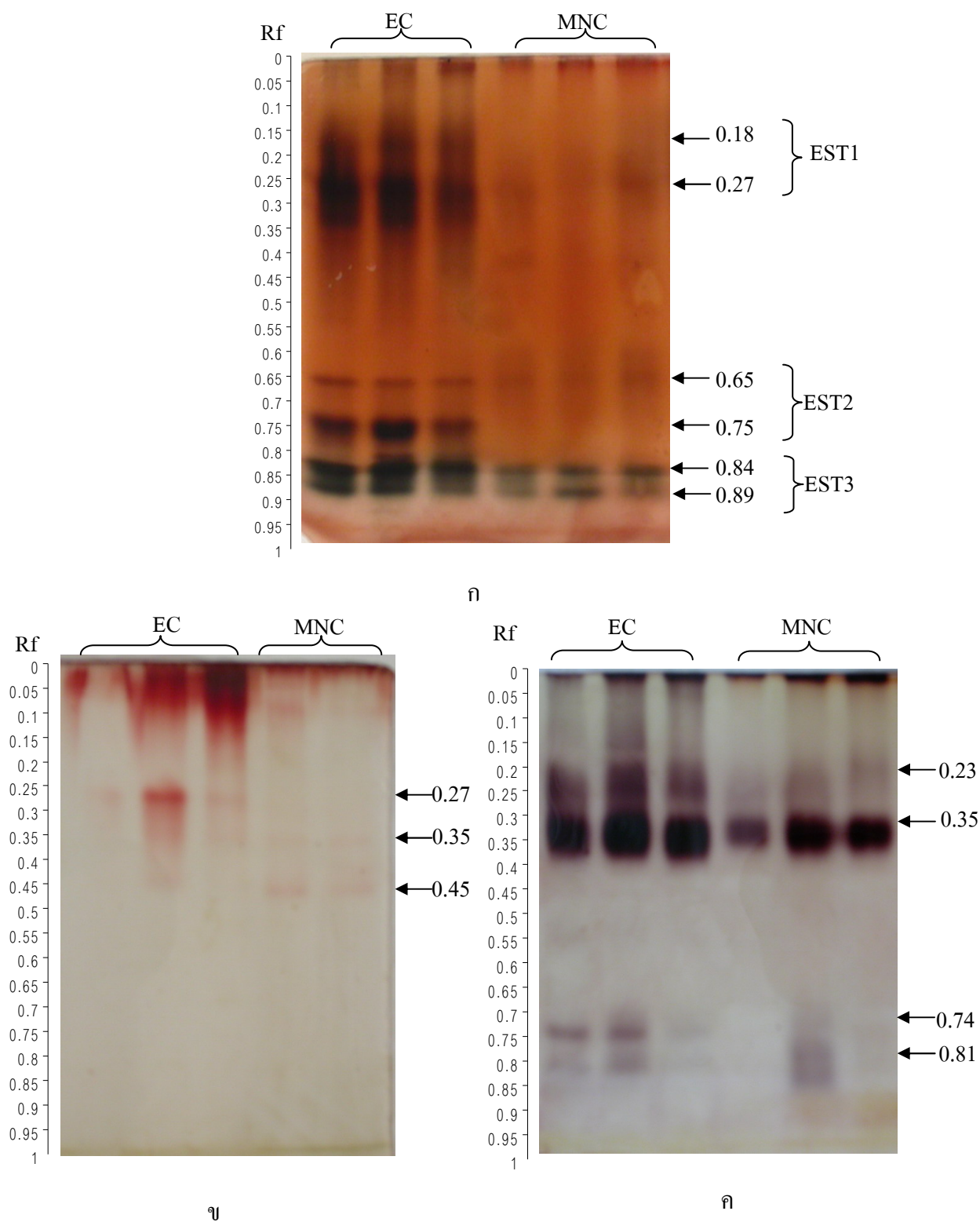
ภาพที่ 3 ลักษณะทางเนื้อเยื่อวิทยาของเอ็มบริโอเจนนิคแคลล์สหน้าวาระยะหลังระยะรูปกลม มีการพัฒนาสร้างซัสเพนเซอร์ (สรชี้)



ภาพที่ 4 แสดงโปรตีนที่สะสมภายในเซลล์ของเอ็มบริโอเจนนิคแคลล์สเชื่อมติดสีแดงของแซฟรานิน

## 1.2 การตรวจสอบเอนไซม์โดยใช้เทคนิคไอโซไซม์

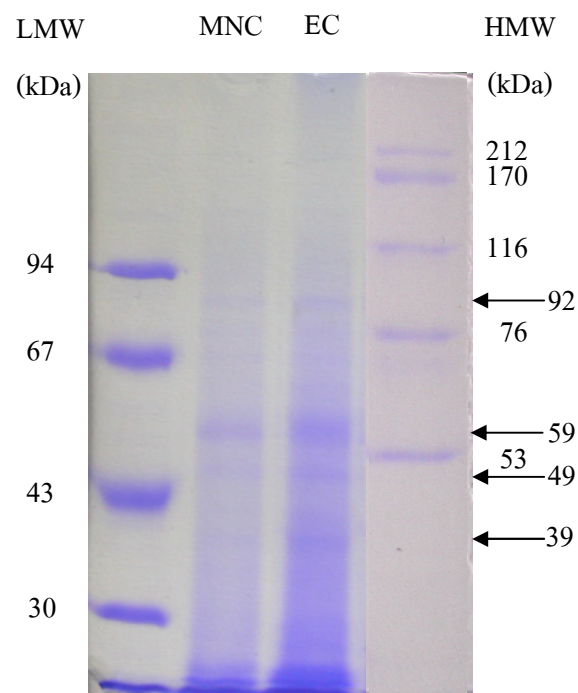
เมื่อเปรียบเทียบเอนไซม์ระหว่างเมอริสเต็มมาติกโนคูลาแคลลัส และเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส ในระบบสี่ข้อม 4 ระบบ คือ เปอร์ออกซิเดส เอสเตอเรส มาเลทดีไฮโดรจีเนส และแอซิดฟอสฟาเทส พบว่า เอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสมีรูปแบบไซโมแกรมของเอนไซม์เอสเตอเรส 3 กลุ่ม คือ EST1, EST2 และ EST3 เมื่อวัดอัตราการเคลื่อนที่ (Rf) ของแต่ละกลุ่ม พบว่า EST1 มี 2 แถบ มีตำแหน่งของแถบที่ Rf 0.18 และ 0.27 ส่วน EST2 แยกได้ 2 แถบ มีตำแหน่งของแถบที่ Rf 0.65, และ 0.75 และ EST3 แยกได้ 2 แถบ มีตำแหน่งของแถบที่ Rf 0.84 และ 0.89 เมอริสเต็มมาติกโนคูลาแคลลัสให้รูปแบบไซโมแกรมของเอนไซม์ 1 กลุ่ม (EST3) (ภาพที่ 5ก) เมื่อพิจารณาระบบเปอร์ออกซิเดส พบว่ามีรูปแบบไซโมแกรมของเอนไซม์ 1 กลุ่ม แยกได้ 3 แถบ มีตำแหน่งของแถบที่ Rf 0.27, 0.35 และ 0.45 โดยที่เมอริสเต็มมาติกโนคูลาแคลลัสแสดง 2 แถบที่ Rf 0.35 และ 0.45 (ภาพที่ 5ข) สำหรับในระบบแอซิดฟอสฟาเทสนั้น พบรูปแบบไซโมแกรมของเอนไซม์สามารถแยกแถบได้ 4 แถบ มีตำแหน่งของแถบที่ Rf 0.23 0.35 0.74 และ 0.81 ในเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสปรากฏทั้ง 4 แถบ แต่เมอริสเต็มมาติกโนคูลาแคลลัสนั้นปรากฏเพียง 2 แถบ ที่ Rf 0.23 และ 0.35 (ภาพที่ 5ค) ส่วนในระบบมาเลทดีไฮโดรจีเนสนั้นไม่ปรากฏแถบของเอนไซม์ในแคลลัสทั้งสองชนิด



ภาพที่ 5 ความแตกต่างของรูปแบบอนไซม์ของเอ็มบริโอเจนนิกแคลล์ส (EC) ที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร WPM และเมอริสเต็มมาติกโนดูลาแคลล์ส (MNC) ที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร MMS ในระบบอนไซม์เอสเตอร์ส (ก) เปอร้ออกซิเดส (ข) และเอซิดฟอสฟาเทส (ค)

### 1.3 การตรวจสอบโปรตีนโดยใช้ SDS-PAGE

การตรวจสอบโปรตีนของเอ็มบริโอเจนนิกเซลล์ และเมอริสเต็มมาติกโนดูลาเซลล์ โดยใช้ SDS-PAGE โดยย้อมสีโพลิอะคลิลาไมด์เจดด้วย Coomassie brilliant blue R-250 พบว่า เมอริสเต็มมาติกโนดูลาเซลล์ให้แถบของโปรตีนปรากฏ 2 แถบ จากการคำนวณเทียบกับโปรตีนมาตรฐาน โปรตีนที่พบมีขนาด 59 และ 92 kDa ส่วนเอ็มบริโอเจนนิกเซลล์ให้แถบของโปรตีนปรากฏ 4 แถบ ขนาด 39, 49, 59 และ 92 kDa (ภาพที่ 6)

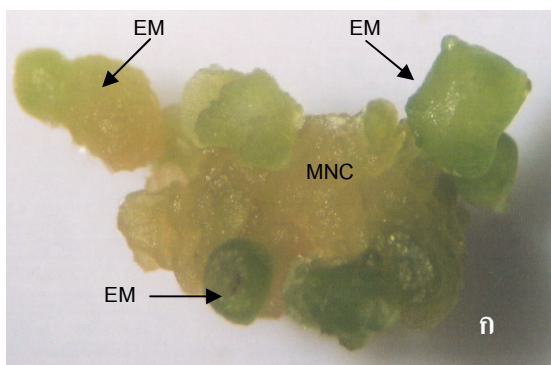


ภาพที่ 6 รูปแบบโปรตีนที่ได้จาก 7.5% Polyacrylamide gel electrophoresis ของเมอริสเต็มมาติกโนดูลาเซลล์ (MNC) และเอ็มบริโอเจนนิกเซลล์ (EC)



## 2. ศึกษาสารควบคุมการเจริญเติบโตต่อการชักนำ และเพิ่มปริมาณเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส

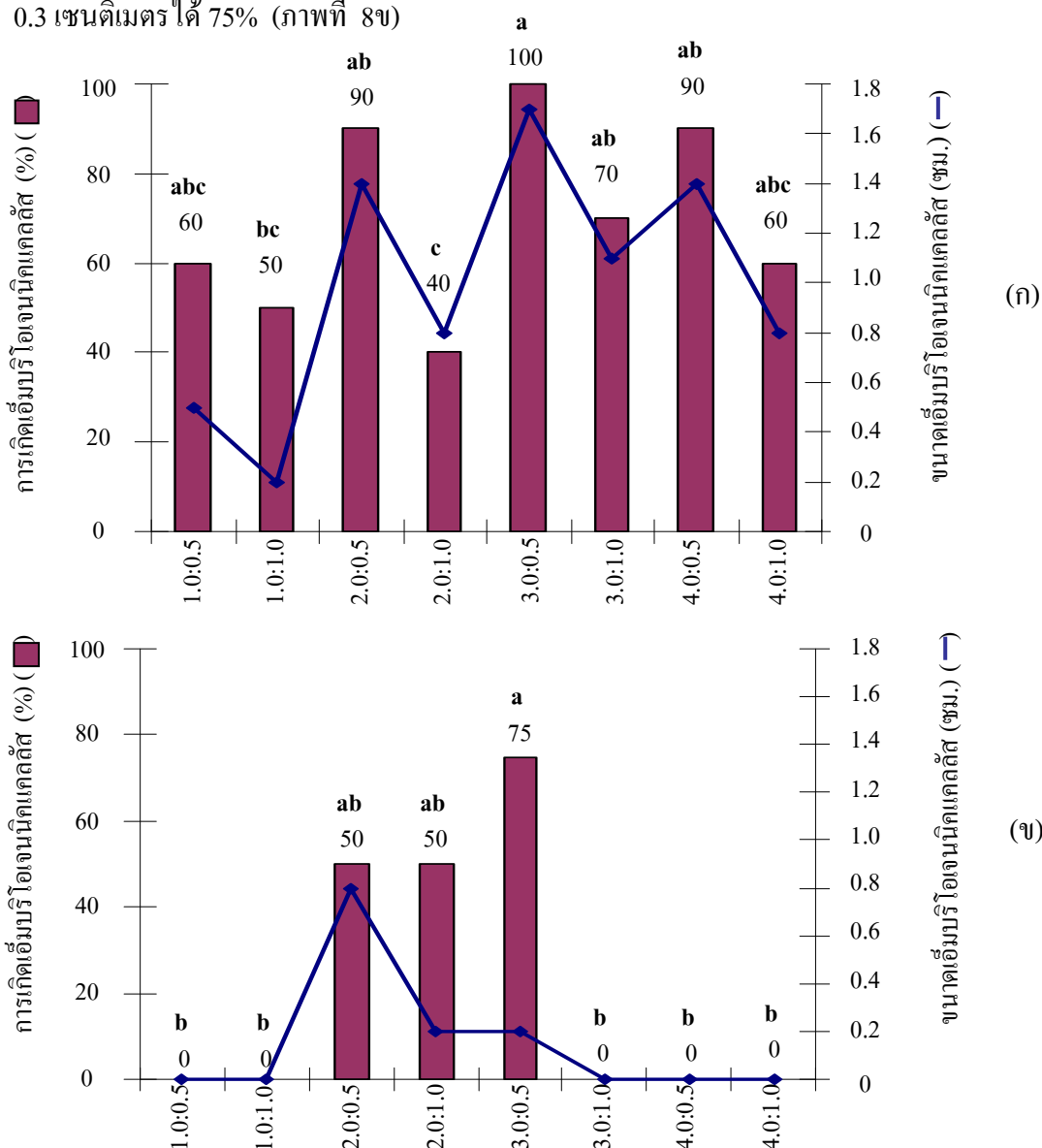
การทดสอบสารควบคุมการเจริญเติบโต โดยการเพาะเลี้ยงเมอริสเต็มมาติกโนดูลาแคลลัส หน้าวัวในอาหารแข็งสูตร MMS ร่วมกับสารควบคุมการเจริญเติบโตที่แตกต่างกัน พบว่าชิ้นส่วนสามารถสร้างเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสได้ในสัปดาห์ที่ 8 หลังการวางเลี้ยง และมีการสร้างต้นอ่อนในสัปดาห์ที่ 16 หลังการวางเลี้ยง ลักษณะของเอ็มบริโอมีโครงสร้างเป็นสองขั้ว (ภาพที่ 7ก) คือ เนื้อเยื่อเจริญส่วนยอด และส่วนราก ซึ่งจะมีการพัฒนาเป็นต้นที่สมบูรณ์ต่อไป (ภาพที่ 7ข)



**ภาพที่ 7** ลักษณะเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสของหน้าวัว (EM) (ก) ที่พัฒนาจากเมอริสเต็มมาติกโนดูลาแคลลัส (MNC) และการงอกเป็นต้นกล้าที่สมบูรณ์ (ข) หลังการเพาะเลี้ยง 16 สัปดาห์บนอาหารสูตร MMS เติม TDZ ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมกับ BA ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร

2.1 ผลของ 2,4-D ร่วมกับ kinetin หรือ BA

2,4-D ความเข้มข้น 3.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมกับ Kinetin ความเข้มข้น 0.5 มิลลิกรัม/ลิตร สามารถชักนำให้เกิดกลุ่มของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสขนาด 1.6-1.8 เซนติเมตรได้ดี (100%) (ภาพที่ 8ก) ส่วนการใช้ร่วมกับ BA นั้น พบว่า 2,4-D ความเข้มข้น 3.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมกับ BA ความเข้มข้น 0.5 มิลลิกรัม/ลิตร สามารถชักนำให้เกิดกลุ่มของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสขนาด 0.1-0.3 เซนติเมตรได้ 75% (ภาพที่ 8ข)



ภาพที่ 8 เปอร์เซนต์การเกิดเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส และขนาดเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส (ซม) บนอาหารสูตร MMS เติม 2,4-D ร่วมกับ kinetin (ก) หรือ BA (ข) ที่ความเข้มข้นต่าง ๆ เป็นเวลา 8 สัปดาห์

เมื่อย้ายเลี้ยงเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัสที่เกิดขึ้นบนอาหารสูตรเดิม พบว่าในสัปดาห์ที่ 16 หลังการเพาะเลี้ยงเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัสมีการสร้างต้นอ่อนขึ้น บนชิ้นส่วนที่วางเลี้ยงบนอาหารเดิม 2,4-D ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมด้วย Kinetin ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร พบการสร้างต้นอ่อน (100%) มีจำนวนเฉลี่ยสูง 8.7 ต้นต่อแคลลัส และในสูตรอาหารเดียวกันนี้พบการสร้างยอดสูง 87.5% จำนวน 3 ยอดต่อแคลลัส (ตารางที่ 2) ส่วนการใช้ 2,4-D ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมด้วย BA ความเข้มข้น 0.5 มิลลิกรัม/ลิตร ชิ้นส่วนสร้างต้นอ่อนได้สูงสุด 100% จำนวน 8 ต้นต่อแคลลัส และสร้างยอดได้ 100% จำนวนยอดเฉลี่ย 13 ยอดต่อแคลลัส (ตารางที่ 3)

ตารางที่ 2 ผลของ 2,4-D และ kinetin ต่อการสร้างต้นอ่อน และการสร้างยอด หลังเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร MMS เป็นระยะเวลา 16 สัปดาห์

2,4-D Kinetin — (มก/ล) —	การสร้าง ต้นอ่อน(%)	จำนวนต้นอ่อนเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)	การสร้างยอด(%)	จำนวนยอดเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)
1.0 0.5	100a	6.8	22b	0.4b
1.0 1.0	100a	8.7	87.5a	3.0a
2.0 0.5	100a	7.4	83.3a	2.0ab
2.0 1.0	100a	8.0	83.3a	3.3a
3.0 0.5	100a	7.65	50ab	1.3ab
3.0 1.0	80b	4.9	40ab	2.0ab
4.0 0.5	77b	5.65	55.5ab	1.4ab
4.0 1.0	100a	8.05	50ab	0.8ab
F-test	*	ns	*	*
C.V. (%)	13.95	43.23	84.26	72.71

ns = ไม่มีความแตกต่างทางสถิติของค่าในสดมภ์เดียวกัน

\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญ

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกัน ในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วยวิธี DMRT

ตารางที่ 3 ผลของ 2,4-D และ BA ต่อการสร้างต้นอ่อน และการสร้างยอด หลังเพาะเลี้ยงบนอาหาร  
สูตร MMS เป็นระยะเวลา 16 สัปดาห์

2,4-D —(มก/ล)—	BA	การสร้างต้น อ่อน(%)	จำนวนต้นอ่อนเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)	การสร้างยอด(%)	จำนวนยอดเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)
1.0	0.5	100	8.0a	100a	13.0a
1.0	1.0	100	2.67bc	100a	6.0b
2.0	0.5	100	3.0b	100a	6.0b
2.0	1.0	50	1.5bcd	100a	4.51bc
3.0	0.5	100	2.25bcd	100a	1.5cd
3.0	1.0	66.66	0.67cd	50ab	0.5d
4.0	0.5	80	1.20cd	80ab	0.8d
4.0	1.0	60	0.64d	40b	0.4d
F-test		ns	**	*	**
C.V. (%)		48.83	55.43	43.88	73.55

ns = ไม่มีความแตกต่างทางสถิติของค่าในสดมภ์เดียวกัน

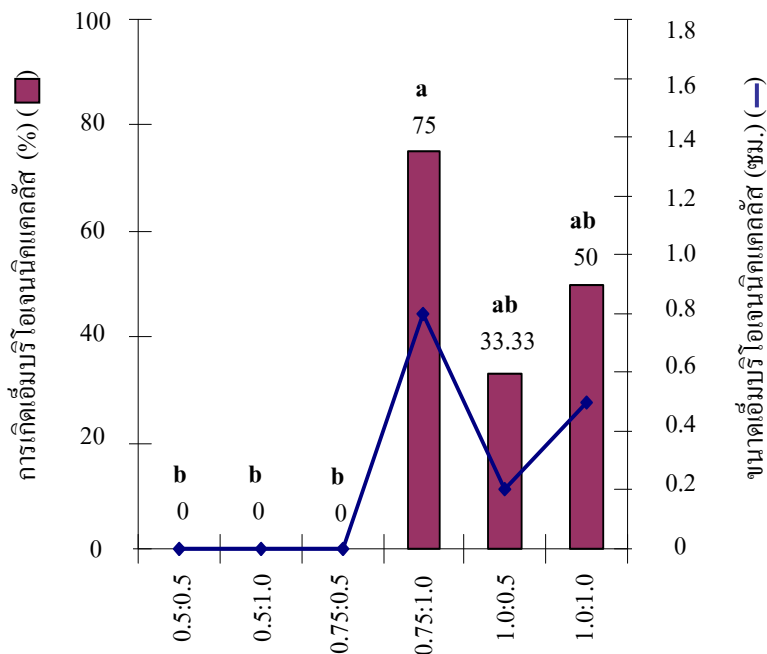
\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญ

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญยิ่ง

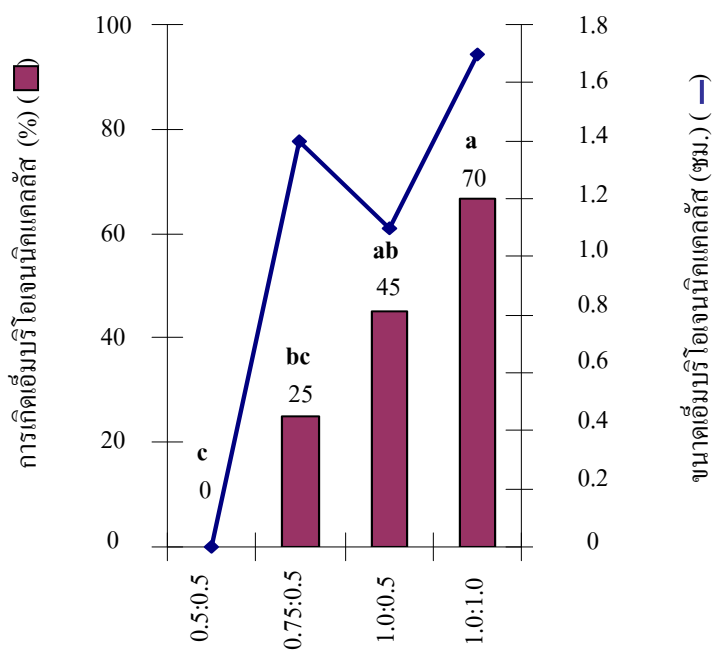
ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกัน ในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วยวิธี DMRT

## 2.2 ผลของ TDZ ร่วมกับ kinetin หรือ BA

จากการศึกษา พบว่า หลังการเพาะเลี้ยงเป็นเวลา 8 สัปดาห์ การใช้ TDZ ความเข้มข้น 0.75 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมกับ Kinetin ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร มีการพัฒนาสร้างเป็นเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัสสูงสุด (75%) โดยแคลลัสมีขนาด 0.7-0.9 เซนติเมตร (ภาพที่ 9ก) ส่วนการใช้ TDZ ร่วมกับ BA ความเข้มข้นเท่ากัน 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร มีการพัฒนาสร้างเป็นเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัสขนาด 1.6-1.8 เซนติเมตร (66.67%) (ภาพที่ 9ข)



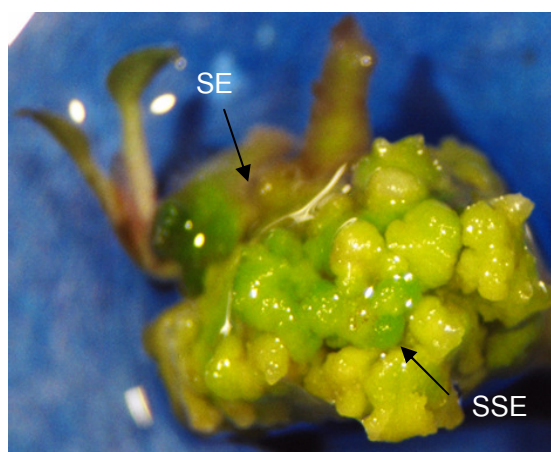
(ก)



(ข)

ภาพที่ 9 เปรี่เซ้นต์การเกิดเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัส และขนาดเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัส (ชม) บนอาหารสูตร MMS เติม TDZ ร่วมกับ kinetin (ก) หรือ BA (ข) ที่ความเข้มข้นต่างๆ เป็นเวลา 8 สัปดาห์

ในสัปดาห์ที่ 16 หลังการย้ายเลี้ยง ชิ้นส่วนที่เพาะเลี้ยงบนอาหารที่เติม TDZ ร่วมกับ BA ที่ความเข้มข้นเท่ากัน 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร ไม่พบการสร้างต้นอ่อน แต่พบว่ามีกลุ่มของ secondary embryo เกิดขึ้น (ภาพที่ 10) ส่วนการเติม TDZ ร่วมกับ BA ความเข้มข้นเท่ากัน 0.5 มิลลิกรัม/ลิตร จะไม่เกิดเอ็มบริโอเจเนติกแคลลัส แต่จะสร้างต้นอ่อน (40%) และสร้างยอด (100%) (ตารางที่ 4) และการใช้ TDZ ความเข้มข้น 0.75 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมกับ Kinetin ความเข้มข้น 0.5 มิลลิกรัม/ลิตร ให้การเกิดต้นอ่อนสูงสุด 100% มีจำนวนต้น 2.4 ต้นต่อแคลลัส และสร้างยอดรวมได้ 6.4 ยอดต่อแคลลัส (ตารางที่ 5) ส่วนการสร้างต้นอ่อนจะดีเมื่อความเข้มข้นของ TDZ ต่ำ (ตารางที่ 6)



**ภาพที่ 10** การงอกของโซมาติกเอ็มบริโอ (Somatic embryos: SE) และการสร้าง Secondary somatic embryo (SSE)

ตารางที่ 4 ผลของ TDZ และ BA ต่อการสร้างต้นอ่อน และการสร้างยอด หลังเพาะเลี้ยงบนอาหาร  
สูตร MMS เป็นระยะเวลานาน 16 สัปดาห์

TDZ —(มก/ล)—	BA —(มก/ล)—	การสร้างต้น อ่อน(%)	จำนวนต้นอ่อนเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)	การสร้างยอด(%)	จำนวนยอดเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)
0.5	0.5	40	4.0	100a	17
0.75	0.5	45	6.3	75ab	13
1.0	0.5	0	0	55bc	13
1.0	1.0	0	0	33.33c	17
F-test		ns	ns	**	ns
C.V. (%)		36.71	85.31	32.75	20.44

ns = ไม่มีความแตกต่างทางสถิติของค่าในสดมภ์เดียวกัน

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญ

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วย  
วิธี DMRT

ตารางที่ 5 ผลของ TDZ และ kinetin ต่อการสร้างต้นอ่อน และการสร้างยอด หลังเพาะเลี้ยงบน  
อาหารสูตร MMS เป็นระยะเวลานาน 16 สัปดาห์

TDZ —(มก/ล)—	Kinetin —(มก/ล)—	การสร้างต้น อ่อน(%)	จำนวนต้นอ่อนเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)	การสร้างยอด (%)	จำนวนยอดเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)
0.5	0.5	66.67ab	1.67ab	100a	4.0ab
0.5	1.0	0b	0c	100a	2.33bc
0.75	0.5	100a	2.4a	100a	6.4a
0.75	1.0	50ab	1.5abc	25b	0.25c
1.0	0.5	33.33ab	0.3bc	33.33 b	0.67c
1.0	1.0	50ab	1.25abc	75ab	0.75c
F-test		*	*	*	**
C.V. (%)		86.06	57.81	46.26	51.08

\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญ

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญ

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วย  
วิธี DMRT

### 2.3 ผลของ TDZ หรือ TDZ ร่วมกับ 2,4-D

จากการวางเลี้ยงเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัส พบว่าการใช้ TDZ ที่ความเข้มข้นต่ำไม่ส่งเสริมการเกิดเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัส แต่ส่งเสริมการสร้างต้นอ่อน การใช้ TDZ ความเข้มข้น 0.4 มิลลิกรัม/ลิตร เพียงชนิดเดียว สามารถสร้างต้นอ่อนได้ดี 100 % จำนวนยอดเฉลี่ยสูงสุด 5.75 ยอด/แคลลัส (ตารางที่ 6) ส่วนการใช้ TDZ ความเข้มข้น 0.1 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมกับ 2,4-D ความเข้มข้น 4.0 มิลลิกรัม/ลิตร สามารถสร้างต้นอ่อนได้ดี 100 % จำนวนยอดเฉลี่ยสูงสุด 5.33 ยอด/แคลลัส (ตารางที่ 7)

ตารางที่ 6 ผลของ TDZ ต่อการสร้างต้นอ่อน ของเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัส หลังเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร MMS เป็นระยะเวลา 16 สัปดาห์

TDZ (มก/ล)	การสร้างต้นอ่อน(%)	จำนวนต้นอ่อนเฉลี่ย (ต่อแคลลัส)
0.1	100	4.0
0.2	66	2.17
0.3	100	4.3
0.4	100	5.75
F-test	ns	ns
C.V. (%)	42.6	50.33

ns = ไม่มีความแตกต่างทางสถิติของค่าในสดมภ์เดียวกัน



ตารางที่ 7 ผลของ TDZ ร่วมด้วย 2,4-D ต่อการสร้างต้นอ่อน ของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสหลัง เพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร MMS เป็นระยะเวลา 16 สัปดาห์

TDZ —(มก/ล)—	2,4-D	การสร้างต้นอ่อน (%)	จำนวนต้นอ่อนเฉลี่ย(ต่อแคลลัส)
0.1	4.0	100	5.33
0.2	4.0	80	4.0
0.3	4.0	100	4.33
0.4	4.0	75	1.75
F-test		ns	ns
C.V. (%)		43.31	57.15

ns = ไม่มีความแตกต่างทางสถิติของค่าในสดมภ์เดียวกัน

### 3. ศึกษาการเพิ่มปริมาณเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสในอาหารเหลว

จากการวางเลี้ยงเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสในอาหารเหลวสูตร MMS ร่วมด้วยการใช้สารควบคุมการเจริญเติบโตที่ต่างกัน เป็นเวลา 16 สัปดาห์ พบว่าเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสเกาะกันเป็นกลุ่ม ไม่แยกเป็นเอ็มบริโอเดี่ยว ๆ (ภาพที่ 11ก) การเติม 2,4-D ความเข้มข้น 3.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมด้วย BA ความเข้มข้น 0.5 มิลลิกรัม/ลิตร ให้น้ำหนักสดของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสสูงสุด 15.72 กรัม (ตารางที่ 9) ส่วนการเติม 2,4-D ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมด้วย Kinetin ความเข้มข้น 0.1 มิลลิกรัม/ลิตร ให้น้ำหนักสดของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส 13.45 กรัม (ตารางที่ 8) เอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสมีการเพิ่มปริมาณในสัปดาห์ที่ 8 หลังการเพาะเลี้ยง และเริ่มสร้างยอดรวมในสัปดาห์ที่ 12 หลังการเพาะเลี้ยง เอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสงอกทั้งหมดสัปดาห์ที่ 16 (ภาพที่ 11ข, ค, ง) ส่วนการใช้ 2,4-D ความเข้มข้นสูง 3.0 และ 4.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมด้วยการเติม Kinetin ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร เอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสจะมีสีน้ำตาล และตายในสัปดาห์ที่ 16 (ตารางที่ 8)

ตารางที่ 8 ผลของการเติม 2, 4-D และ Kinetin ต่อการเพิ่มปริมาณของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสในอาหารเหลวสูตร MMS ที่ระยะเวลาเพาะเลี้ยงต่าง ๆ

2,4-D — (มก/ล)—	Kinetin	น้ำหนักสดของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส (กรัม)				หมายเหตุ
		4 สัปดาห์	8 สัปดาห์	12 สัปดาห์	16 สัปดาห์	
1.0	0.1	0.5	2.26abc	6.2a	13.45a	-
1.0	0.5	0.5	2.71a	6.9a	5.49bc	-
1.0	1.0	0.5	0.99cd	1.34cd	1.82de	-
2.0	0.1	0.5	2.32abc	5.4a	11.3a	-
2.0	0.5	0.5	2.42ab	6.7a	12.6a	-
2.0	1.0	0.5	1.59abcd	3.5b	4.8bcd	-
3.0	0.1	0.5	1.35bcd	2.5bc	4.7bcd	-
3.0	0.5	0.5	1.8abcd	3.0bc	5.1bc	-
3.0	1.0	0.5	1.25bcd	1.5cd	0e	สีน้ำตาล
4.0	0.1	0.5	1.02cd	1.7c	3.1cd2	-
4.0	0.5	0.5	1.5abde	3.37b	7.0b	-
4.0	1.0	0.5	0.65d	0d	0e	สีน้ำตาล
F-test			**	**	**	
C.V. (%)			31.32	19.12	21.47	

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญยิ่ง

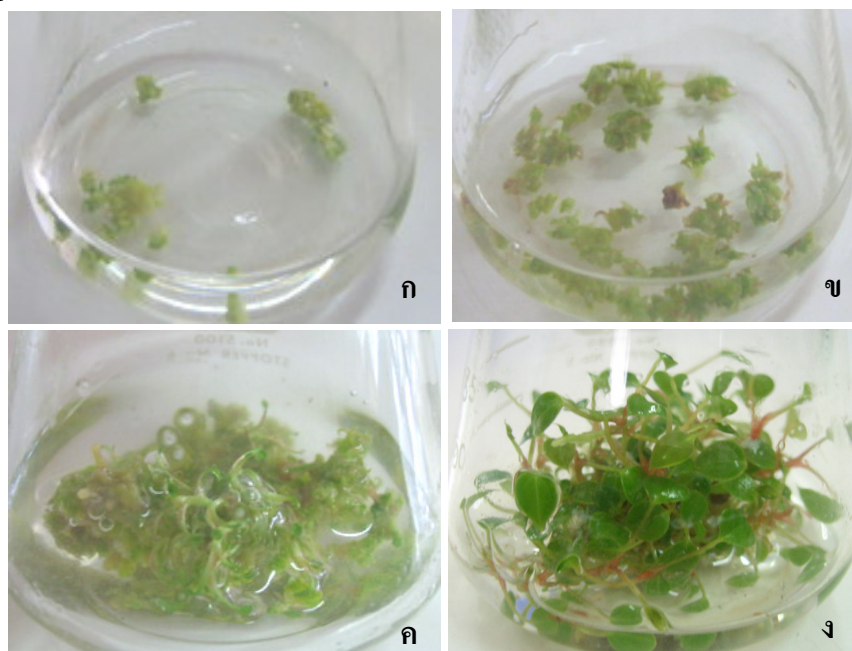
ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วยวิธี DMRT

ตารางที่ 9 ผลของการเติม 2,4-D และ BA ต่อการเพิ่มปริมาณของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสในอาหารเหลวสูตร MMS ที่ระยะเวลาเพาะเลี้ยงต่าง ๆ

2,4-D —(มก/ล)—	BA	น้ำหนักสดของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส (กรัม)			
		4 สัปดาห์	8 สัปดาห์	12 สัปดาห์	16 สัปดาห์
1.0	0.5	0.5	1.94b	4.0bc	7.7c
1.0	1.0	0.5	1.36b	2.8c	3.0d
2.0	0.5	0.5	2.14b	5.0b	11.0b
2.0	1.0	0.5	1.44b	3.0bc	2.76d
3.0	0.5	0.5	3.33a	9.9a	15.72a
3.0	1.0	0.5	1.42b	2.5c	3.4d
4.0	0.5	0.5	2.18b	4.26bc	4.0d
4.0	1.0	0.5	1.21b	2.18c	3.3d
F-test			**	**	**
C.V. (%)			23.64	18.89	16.62

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญ

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วยวิธี DMRT



ภาพที่ 11 โชมอดิกเอ็มบริโอที่เลี้ยงในอาหารเหลวเป็นเวลา 4 สัปดาห์ (ก) 8 สัปดาห์ (ข) 12 สัปดาห์ (ค) และ 16 สัปดาห์ (ง)

#### 4. ศึกษาการงอกของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส

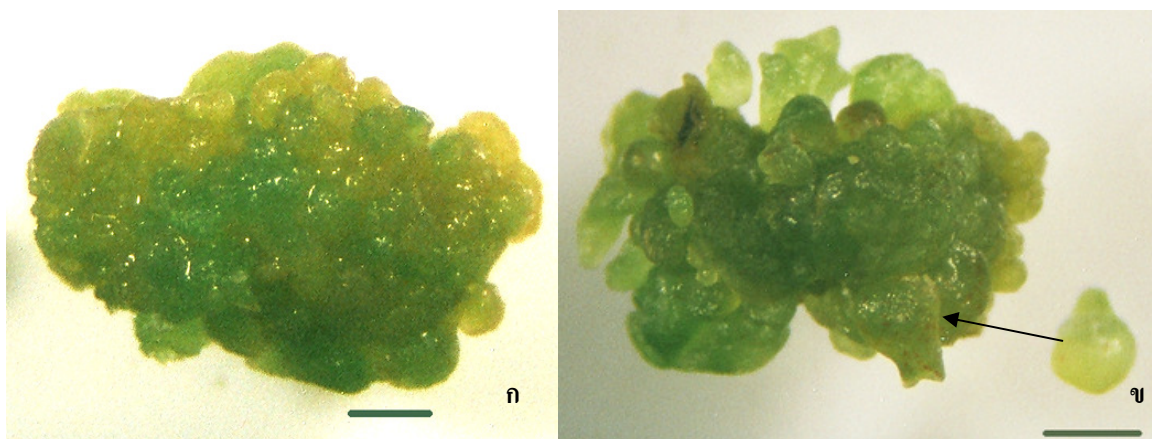
การชักนำการงอกของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสโดยการวางเลี้ยงในอาหารสูตร ½ MS และ MS แต่ละสูตรอาหารเติม NAA และ IBA ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร และไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต เป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่า โขมาติกเอ็มบริโอในเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสที่วางเลี้ยงบนอาหารสูตร MS สามารถสร้างยอดและรากได้ 100 เปอร์เซ็นต์ มีจำนวนรากเฉลี่ย 5 ราก/ยอด ยาว 1.5 เซนติเมตร และใบมีความยาวเฉลี่ย 1.35 เซนติเมตร ส่วนบนอาหารสูตร ½ MS มีการพัฒนาได้ช้ากว่า มีการสร้างรากเฉลี่ย 3.8 ราก/ยอด ยาว 1.95 เซนติเมตร และมีจำนวนใบเฉลี่ย 4.3 ใบ/ยอด ความยาวใบ 0.97 เซนติเมตร (ตารางที่ 10) เอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสมีการพัฒนาจากระยะรูปกลม (ภาพที่ 12ก) สร้างใบ (ภาพที่ 12ข) และเจริญเป็นต้นอ่อนที่สมบูรณ์ (ภาพที่ 13) การเติม IBA ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตรลงในอาหาร พบว่า ทำให้รากที่ได้ยาวและมีแตกแขนง ต้นอ่อนมีความสามารถในการตั้งตัวได้ดี ส่วนการเติม NAA ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร ทำให้เกิดคลอโรซีสทั้งต้นสูง 80-90% และการเติม IBA ทำให้เกิดคลอโรซีส 20 - 30% ในขณะที่การไม่เติมสารควบคุมการเจริญเติบโตจะไม่ทำให้เกิดคลอโรซีส

**ตารางที่ 10** ผลของสูตรอาหาร และสารควบคุมการเจริญเติบโตกลุ่มออกซินต่อการงอกของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัสหลังวางเลี้ยงเป็นเวลา 8 สัปดาห์

สูตรอาหาร	จำนวนรากเฉลี่ย/ยอด	ความยาวรากเฉลี่ย (ซม.)	จำนวนใบเฉลี่ย/ยอด	ความยาวใบเฉลี่ย (ซม.)	คลอโรซีส (%)
½ MS	3.8bc	1.95a	4.3a	0.97bc	0b
½ MS+IBA	5.7a	1.26bc	4.7a	1.2ab	20b
½ MS+NAA	3.0cd	1.41b	2.95b	1.0bc	90a
MS	5.0ab	1.51b	5.0a	1.35a	0b
MS+IBA	4.5ab	1.04cd	4.8a	1.08ab	30b
MS+NAA	2.2d	0.83d	2.32b	0.73c	80a
F-test	**	**	**	**	**
C.V. (%)	28.98	30.91	20.85	26.12	92.41

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญยิ่ง

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วยวิธี DMRT



ภาพที่ 12 พัฒนาการระยะต่าง ๆ ของเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัส (บาร์ = 1.0 มม.)

ก กลุ่มของเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัสระยะรูปกลม

ข เอ็มบริโอเจนนิกแคลลัสระยะสร้างใบ



ภาพที่ 13 ต้นอ่อนที่สมบูรณ์ซึ่งนำจากเอ็มบริโอเจนนิกแคลลัสบนอาหารสูตร MS ปราศจากสารควบคุมการเจริญเติบโตวางเลี้ยงเป็นเวลานาน 8 สัปดาห์

## 5. ศึกษาชนิดของวุ้นที่มีผลต่อการงอกของเอ็มบริโอเจนนิกแคลล์

การศึกษาการใช้วุ้น 4 ชนิด ได้แก่ Agar-Agar 0.75%, Phytigel 0.18%, Agarose 0.75% และ Bacto agar 0.75% ในการชักนำการงอกของเอ็มบริโอเจนนิกแคลล์ บนอาหารสูตร MMS เติม TDZ ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร ร่วมกับ BA ความเข้มข้น 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร พบว่าการเติม Agar-Agar 0.75% และ Phytigel 0.18% ส่งเสริมการงอกของเอ็มบริโอเจนนิกแคลล์ได้สูงสุดเท่ากับ 100% มีจำนวนยอดเฉลี่ย 3.83 และ 2.58 ยอด ตามลำดับ (ตารางที่ 11)

ตารางที่ 11 ผลของชนิดของวุ้นต่อการเกิดยอดของเอ็มบริโอเจนนิกแคลล์สว่างเลี้ยงบนอาหารสูตร MMS เป็นเวลา 16 สัปดาห์

ชนิดวุ้น	ความงอก (%)	จำนวนยอดเฉลี่ย
Agar-Agar 0.75%	100a	3.83a
Phytigel 0.18%	100a	2.58b
Agarose 0.75%	75ab	1.67bc
Bacto agar 0.75%	58.33b	0.92c
F-test	**	**
C.V.(%)	41.12	48.39

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญยิ่ง

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วยวิธี DMRT

## 6. ศึกษาผลของระยะเวลาในการย้ายเลี้ยงต่อเปอร์เซ็นต์ความงอก และลักษณะผิดปกติ

แคลล์สหน้าวัวพันธุ์สุดดำนที่วางเลี้ยงในอาหารแข็งสูตร MMS เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต TDZ ร่วมกับ BA ความเข้มข้นเท่ากัน 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร และทำการย้ายเลี้ยงในอาหารสูตรเดิมทุก 4 สัปดาห์ เป็นเวลา 18 เดือน ให้การพัฒนาของเอ็มบริโอเจนนิกแคลล์สูงในช่วงเดือนที่ 3 (66.67%) เอ็มบริโอเริ่มงอกในเดือนที่ 6 หลังการวางเลี้ยง ต้นกล้าที่งอกมีลักษณะปกติ และพบอาการผิดปกติที่ส่วนของใบในเดือนที่ 12 ของการวางเลี้ยง ใบจะมีลักษณะเรียวกเล็กคล้ายรูปหอก (ภาพที่ 14) และจะเกิดใบเรียวกทั้งหมดในเดือนที่ 18 ของการย้ายเลี้ยง (ตารางที่ 12)



**ภาพที่ 14** ต้นอ่อนที่พัฒนาให้ใบเขียว (สรชี้) หลังทำการย้ายเลี้ยงเป็นระยะเวลา 12 เดือน บนอาหารสูตร MMS เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต TDZ และ BA ความเข้มข้นเท่ากัน 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร

**ตารางที่ 12** ผลของระยะเวลาในการย้ายเลี้ยงต่อพัฒนาการของเอ็มบริโอเจนนิคแคลลัส และลักษณะผิดปกติของใบ

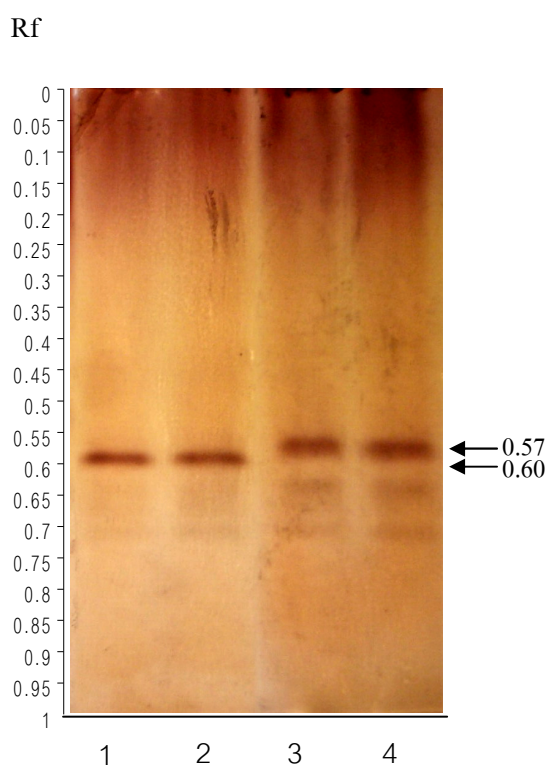
ระยะเวลา (เดือน)	ความงอก (%)	ใบเขียว (%)	ใบปกติ (%)
1	0d	0c	0c
3	33.33c	0c	100a
6	50bc	0c	100a
9	75ab	0c	100a
12	100a	30b	70b
15	100a	50	50b
18	100a	100a	0c
F-test	**	**	**
C.V.(%)	23.88	54.50	23.35

\*\* = แตกต่างทางสถิติอย่างมีนัยสำคัญยิ่ง

ค่าเฉลี่ยที่กำกับด้วยตัวอักษรที่ต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างทางสถิติเมื่อตรวจสอบด้วยวิธี DMRT

### 6.1 การตรวจสอบเอนไซม์โดยใช้เทคนิคไอโซไซม์

การเปรียบเทียบรูปแบบไอโซไซม์ระหว่างใบเรียว และใบปกติ ในระบบสี่ข้อม 4 ระบบ คือ เปอร์ออกซิเดส เอสเตอเรส มาเลทดีไฮโดรจีเนส และแอซิดฟอสฟาเทส พบว่า ในระบบเปอร์ออกซิเดส มาเลทดีไฮโดรจีเนส และแอซิดฟอสฟาเทส นั้นไม่สามารถแยกความแตกต่างของแถบเอนไซม์ได้ ส่วนในระบบเอสเตอเรส จะสามารถพบจำนวนแถบ 1 กลุ่ม ที่ Rf แตกต่างกัน โดยที่ใบเรียวมีตำแหน่งของแถบที่ Rf 0.60 ส่วนใบปกติมีตำแหน่งของแถบที่ Rf 0.57 (ภาพที่ 15)



ภาพที่ 15 รูปแบบเอนไซม์เอสเตอเรสของใบเรียว (เลน 1, 2) และใบปกติ (เลน 3, 4) หลังทำการย้ายเลี้ยงเป็นระยะเวลา 12 เดือน บนอาหารสูตร MMS เติมสารควบคุมการเจริญเติบโต TDZ และ BA ความเข้มข้นเท่ากัน 1.0 มิลลิกรัม/ลิตร