



การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเถาวัลย์เปรียง และปริมาณสารสำคัญ

ธัญญ์วันณ์ มงคลชัยภักดี*

สรเพชร มาสุต*

ปภาวดี สุฉันทบุตร*

บทคัดย่อ

การศึกษาการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเถาวัลย์เปรียงเพื่อให้เกิดแคลลัสโดยการทดลองใช้สูตรอาหาร 43, 43+C1, 43+C3, 43+C5 และสูตร 43+SA, 43+SA+C1, 43+SA+C3, 43+SA+C5 พบว่าสูตร 43+C1 เป็นสูตรที่เหมาะสมในการทำให้เกิดแคลลัสได้มากที่สุด แคลลัสมีขนาดความกว้าง ความยาวและความสูง $15.20 \times 22.75 \times 9.60$ มิลลิเมตร (มม.) ที่ 1 เดือนและขนาด $18.65 \times 24.35 \times 11$ มม. ที่ 2 เดือน เมื่อตรวจวิเคราะห์ปริมาณสารสำคัญ เจนิสตีอิน (genistein) พบว่า แคลลัสสูตร 43+C1 ที่ 1 เดือน มีปริมาณสารสำคัญสูงสุดเท่ากับ 8.00 ± 0.44 มก./ก. (0.80%) รองลงมาคือแคลลัสสูตร 43+C3 ได้เท่ากับ 6.37 ± 1.32 มก./ก. (0.64%) และแคลลัสสูตร 43+C5 ได้เท่ากับ 6.22 ± 1.21 มก./ก. (0.62%) ตามลำดับ จากผลการวิจัยการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชเพื่อให้เกิดแคลลัสที่มีสารสำคัญปริมาณสูงและการวิเคราะห์คุณภาพโดยใช้โครมาโทกราฟีสมรรถนะสูงหรือเอชพีแอลซี (High Performance Liquid Chromatography) สามารถนำมาพัฒนาการผลิตยาจากสมุนไพรจากการสร้างแคลลัสได้ในอนาคต เนื่องจากการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชเพื่อให้เกิดแคลลัสจนสามารถสร้างสารสำคัญได้ปริมาณมากใช้ระยะเวลาอันสั้นเพียง 1-2 เดือน และสามารถเพิ่มปริมาณการผลิตโดยใช้ถังหมัก (Fermentor) ได้แต่เถาวัลย์เปรียงที่ขึ้นเองตามธรรมชาติจากป่าต้องใช้ระยะเวลานานในการเจริญเติบโตพร้อมที่จะนำมาทำยาเมื่อมีผู้ตัดใช้ทำเป็นยาจำนวนมาก เถาวัลย์เปรียงอาจหมดไปจากป่าเพราะไม่มีการปลูกทดแทนทำให้สูญพันธุ์ได้ อย่างไรก็ตามจากการศึกษาทางเคมีของเถาวัลย์เปรียงที่ขาดการอักเสบ พบสารสำคัญเป็นพวกไอโซฟลาโวน (isoflavone) เช่น เจนิสตีอิน และอนุพันธ์ มีรายงานฤทธิ์ต้านมะเร็งของไอโซฟลาโวนหลายชนิด รวมทั้งฤทธิ์ต้านการเคลื่อนที่ของเซลล์ ซึ่งจำเป็นต้องศึกษาสารออกฤทธิ์ของเถาวัลย์เปรียงต่อไป

คำสำคัญ : การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืช, เถาวัลย์เปรียง, แคลลัส, เจนิสตีอิน

ภูมิหลังและเหตุผล

เถาวัลย์เปรียงมีชื่อทางวิทยาศาสตร์ว่า *Derris scandens* (Rob.) Benth. วงศ์ Fabaceae - Papilionoideae¹ ชื่ออื่นๆ เช่น เถาตาปลา (นครราชสีมา), เครือเขาหนัง, เถาวัลย์เปรียง (ไทยภาคกลาง)¹ ย่านเหมาะ (นครศรีธรรมราช)² เถาวัลย์เปรียงเป็นไม้เถาขนาดใหญ่ ชอบเลื้อยพันตามต้นไม้ใหญ่ ขึ้น

*สถาบันวิจัยสมุนไพร กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ กระทรวงสาธารณสุข

เองตามชายป่าและที่โล่งทั่วไป ใบเป็นใบประกอบแบบขนนก ใบย่อยรูปวงรี ดอกช่อห้อยลง ขนาดของดอกย่อยเล็กกว่าดอกสน ดอกสีชมพูอ่อนหรือสีขาว มีกลิ่นหอมอ่อนๆ ผลเป็นฝักแบนเล็ก มีเมล็ด 2-4 เมล็ด² ขยายพันธุ์โดยใช้เมล็ดและการปักชำ^{2,3} ตามตำรายาโบราณเถาวัลย์เปรียงเป็นยาแก้ปวดเมื่อย แก้กษัย ถ่ายเสมหะลงสู่ทวารหนัก ถ่ายเส้นและกษัย ถ่ายเส้นเอ็น รักษาปัสสาวะพิการ ขับปัสสาวะ รักษาโรคบิด ไหว้หวัด รากใช้เบื่อปลา และฆ่าแมลง³

จากรายงานการวิจัย ลำต้นของเถาวัลย์เปรียงที่สกัดด้วย 50% เอทานอล มีฤทธิ์กระตุ้นภูมิคุ้มกันทั้งการศึกษาในหลอดทดลอง (*in vitro*) และในสัตว์ทดลอง (*in vivo*) เถาวัลย์เปรียงออกฤทธิ์เสริมภูมิคุ้มกัน⁴ ฤทธิ์ต้านการอักเสบ^{5,6} ต้านอนุมูลอิสระ⁷ ลดความดันโลหิต⁸ ต้านเชื้อรา⁹ การศึกษาพิษเรื้อรังของสารสกัดเถาวัลย์เปรียงด้วย 50% เอทานอลในหนูขาว โดยได้รับสารสกัดขนาด 6, 60 และ 600 มก./น้ำหนักตัว 1 กก./วัน หรือเทียบเท่าผงเถาวัลย์เปรียงแห้ง 0.03, 0.3 และ 3 ก./น้ำหนักตัว 1 กก./วัน หรือ 1, 10 และ 100 เท่าของขนาดใช้ในคนต่อวัน พบว่าไม่ทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงของค่าโลหิตวิทยา ค่าทางชีวเคมีของซีรัม หรือจุลพยาธิสภาพของอวัยวะภายใน¹⁰ สารสำคัญในเถาวัลย์เปรียงที่มีฤทธิ์ลดการอักเสบและต้านอนุมูลอิสระเป็นสารกลุ่มไอโซฟลาโวน (isoflavones) เช่น เจนิสตีอิน (genistein) และอนุพันธ์ มีรายงานฤทธิ์ต้านมะเร็งของไอโซฟลาโวนหลายชนิด รวมทั้งฤทธิ์ต้านการเคลื่อนที่ของเซลล์มะเร็ง¹¹

กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ได้ศึกษาฤทธิ์ต้านอักเสบของเถาวัลย์เปรียง ทดลองทางคลินิกร่วมกับโรงพยาบาลศิริราชในผู้ป่วยโรคข้อเข่าเสื่อม⁶ โดยเทียบกับยาต้านอักเสบนาโปรเซน (Naproxen) พบว่าเถาวัลย์เปรียงรักษาโรคข้อเข่าเสื่อมได้ดี และมีแนวโน้มปลอดภัยกว่ายานาโปรเซน เพราะผู้ป่วยที่ได้รับยา นาโปรเซน มีอาการหิวบ่อย แสบท้อง จุกเสียดแน่นท้อง ในขณะที่ผู้ป่วยที่ได้รับสารสกัดเถาวัลย์เปรียงไม่มีอาการข้างเคียงดังกล่าว¹²

การศึกษาวิจัยนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชของเถาวัลย์เปรียงเพื่อให้เกิดแคลลัสและหาปริมาณสารสำคัญในแคลลัสสำหรับการพัฒนาเป็นยาสมุนไพรและสามารถเพิ่มปริมาณการผลิตแคลลัสโดยใช้ Fermentor¹³ ในอนาคต เนื่องจากเถาวัลย์เปรียงต้องใช้ระยะเวลาปลูกนานหลายปี จึงนำมาใช้เป็นยาได้อาจทำให้มีปัญหาเรื่องวัตถุดิบในอนาคต

ระเบียบวิธีศึกษา

สถานที่ทดลอง

1. ห้องปฏิบัติการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืช สถาบันวิจัยสมุนไพร กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์

2. ห้องปฏิบัติการเภสัชวิทยา สถาบันวิจัยสมุนไพร กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์

วัสดุและสารเคมี

1. การเพาะเลี้ยงแคลลัสเถาวัลย์เปรียง

- 1.1 เมล็ดเถาวัลย์เปรียง จากมหาวิทยาลัยมหิดล วิทยาเขตศาลายา
- 1.2 คลอโรกซ์ 10 เปอร์เซนต์
- 1.3 หม้อนึ่งฆ่าเชื้อ
- 1.4 เครื่องวัดความเป็นกรดเป็นด่าง
- 1.5 ตู้อบแห้ง
- 1.6 มีด
- 1.7 คีม (forceps)
- 1.8 ตะเกียงแอลกอฮอล์
- 1.9 สารเคมีที่ใช้ในการเตรียมอาหารสูตรเอ็มเอส (MS : Murashige and Skooge)¹⁴
- 1.10 ไคเนติน (Kinetin)
- 1.11 2,4 D (2,4-Dichlorophenoxyacetic acid)
- 1.12 กรดซิตริก (citric acid)
- 1.13 ไชโตซาน (chitosan)
- 1.14 กรดซาลิไซลิก (salicylic acid)

2. การวิเคราะห์ปริมาณ genistein ของแคลลัสเถาวัลย์เปรียง

- 2.1 แคลลัสเถาวัลย์เปรียงบดละเอียดจำนวน 0.50 กรัมต่อตัวอย่าง
- 2.2 กระดาษกรองเบอร์ 4
- 2.3 ไนลอนเมมเบรนฟิลเตอร์ (nylon membrane filter) 0.2 ไมโครเมตร
- 2.4 สารมาตรฐานเจนิสตีอิน (genistein) (4',5,7 - trihydro-xylisoflavone) ของบริษัท Sigma
- 2.5 อะซิโตนไนไตรล์ (acetonitrile) เกรด HPLC ของบริษัท Merck
- 2.6 เอทานอล เกรดวิเคราะห์ของบริษัท Merck
- 2.7 น้ำบริสุทธิ์จากการกรองเอาอนุภาคที่มีประจุออก (deionized water)
- 2.8 เครื่องโครมาโทกราฟีสมรรถนะสูง (HPLC) ยี่ห้อ Waters 600 Pump รุ่น Waters 600 Detector รุ่น

Waters 996

2.9 โปรแกรมวิเคราะห์ Empower

2.10 คอลัมน์ Phenomenex® Kinetex C18 ขนาด 100x4.60 มิลลิเมตร 100 Å 2.6 ไมโครเมตร

2.11 เครื่องปั่นเหวี่ยง (SORVALL® RT7)

วิธีการ

1. การเพาะเลี้ยงเซลล์สเกววัลย์เปรียง

1.1 นำเมล็ดสเกววัลย์เปรียงมาฟอกฆ่าเชื้อด้วยคลอรีน 10 % นาน 10 นาที ล้างด้วยน้ำกลั่นที่หนึ่งฆ่าเชื้อแล้ว 3 ครั้ง

1.2 นำเมล็ดที่ฟอกฆ่าเชื้อแล้วมาเพาะเลี้ยงบนสูตรอาหาร MS¹⁴ เมื่อเกิดยอดอ่อนนำยอดอ่อนมาเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร MS43 ซึ่งประกอบด้วย kinetin 3 มิลลิกรัม/ลิตร (มก./ล.) และ 2,4-D 1 มก./ล. เพิ่มธาตุเหล็กเท่าตัวรวมกับ citric acid 150 มก./ล. salicylic acid 150 มก./ล. และรวมกับ chitosan 0.1 % ความเข้มข้น 0, 1, 3 และ 5 มก./ล. จำนวน 4 สูตร เพาะเลี้ยงเป็นเวลา 1-2 เดือน คือ

1.2.1 MS 43 ประกอบด้วยอาหารสูตร MS รวมกับ kinetin 3 มก./ล., 2,4-D 1 มก./ล., เหล็กเท่าตัวและ citric acid 150 มก./ล.

1.2.2 MS43+C1 ประกอบด้วย อาหารสูตร MS รวมกับ kinetin 3 มก./ล., 2,4-D 1 มก./ล., เหล็กเท่าตัว, citric acid 150 มก./ล. และ chitosan 0.1 % ความเข้มข้น 1 มก./ล.

1.2.3 MS43+C3 ประกอบด้วยอาหารสูตร MS รวมกับ kinetin 3 มก./ล., 2,4-D 1 มก./ล., เหล็กเท่าตัว, citric acid 150 มก./ล. และ chitosan 0.1 % ความเข้มข้น 3 มก./ล.

1.2.4 MS43+C5 ประกอบด้วยอาหารสูตร MS รวมกับ kinetin 3 มก./ล., 2,4-D 1 มก./ล., เหล็กเท่าตัว, citric acid 150 มก./ล. และ chitosan 0.1 % ความเข้มข้น 5 มก./ล.

1.3 อีกการทดลองหนึ่งทำการทดลองโดยใช้สูตร เช่นเดียวกับข้อ 2 แต่ใส่ salicylic acid (SA) 150 มก./ล. ทุกสูตร

1.4 เก็บข้อมูลการเจริญเติบโตของยอดอ่อนสเกววัลย์

เปรียง ซึ่งได้แก่ รูปร่างลักษณะของแคลลัส ขนาดของแคลลัส ลักษณะการเกิดสี และการเกิดราก

2. การวิเคราะห์หาปริมาณ genistein ของแคลลัสสเกววัลย์เปรียง

2.1 การเตรียมสารละลายตัวอย่าง

ชั่งตัวอย่างแคลลัส 0.50 กรัม แล้วเติม 50% เอทานอลจำนวน 20 มิลลิลิตร นำสารที่ได้ไปสลายด้วยคลื่นเสียง (sonicate) นาน 20 นาที แล้วปรับปริมาตรด้วย 50% เอทานอลจนได้ปริมาตร 25 มิลลิลิตร แล้วนำสารละลายไปปั่นเหวี่ยง 3,000 รอบต่อนาที นาน 10 นาที กรองสารละลายผ่านกระดาษกรองเบอร์ 4 และกรองผ่าน nylon membrane filter 0.2 ไมโครเมตร ดูดสารละลายที่ได้มา 1 มิลลิลิตรใส่ใน tube ขนาด 1 มิลลิลิตร

2.2 การเตรียมสารละลายมาตรฐาน

ละลายสารมาตรฐาน genistein (4',5,7-trihydroxyisoflavone) ปริมาณ 1.2 มิลลิกรัม ใน 50 % เอทานอล 5 มิลลิลิตร ปรับความเข้มข้นของสารมาตรฐานให้เหมาะสมกับปริมาณสารที่ได้จากตัวอย่าง จะได้กราฟมาตรฐาน ดังรูปที่ 1 และ 2

2.3 น้ำยาแยก

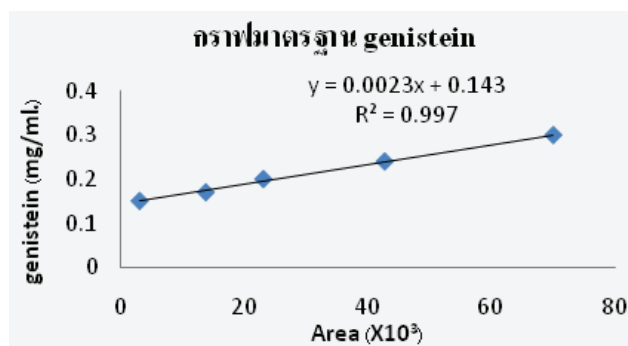
ใช้น้ำกลั่นผสมกับอะซิโตนไตรลผสมกันแบบวิฆภาคเคลื่อน (gradient) โดยใช้น้ำ:อะซิโตนไตรล ที่เวลา 0 นาที (70:30), 6 นาที (60:40) และ 12 นาที (70:30)

2.4 อัตราเร็วของน้ำยาแยก

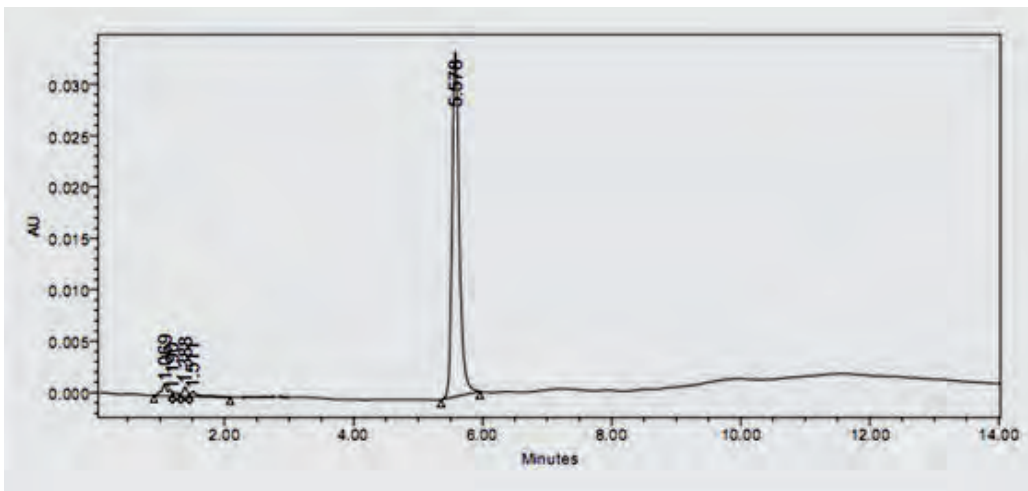
1 มิลลิลิตร/นาที

2.5 ปริมาณสารที่ใช้ในการฉีด

ใช้สารละลายตัวอย่างและสารละลายมาตรฐานชนิดละ



รูปที่ 1 กราฟมาตรฐานปริมาณสาร genistein



รูปที่ 2 โครมาโทแกรมของสารมาตรฐาน genistein โดยใช้วิธี HPLC โดยใช้หน้าอะซีโตไนไตรล์ ที่เวลา 0 นาที (70:30), 6 นาที (60:40) และ 12 นาที (70:30) peak ขึ้นที่เวลา 5.67 นาที

20 ไมโครลิตร

2.6 การตรวจสอบ

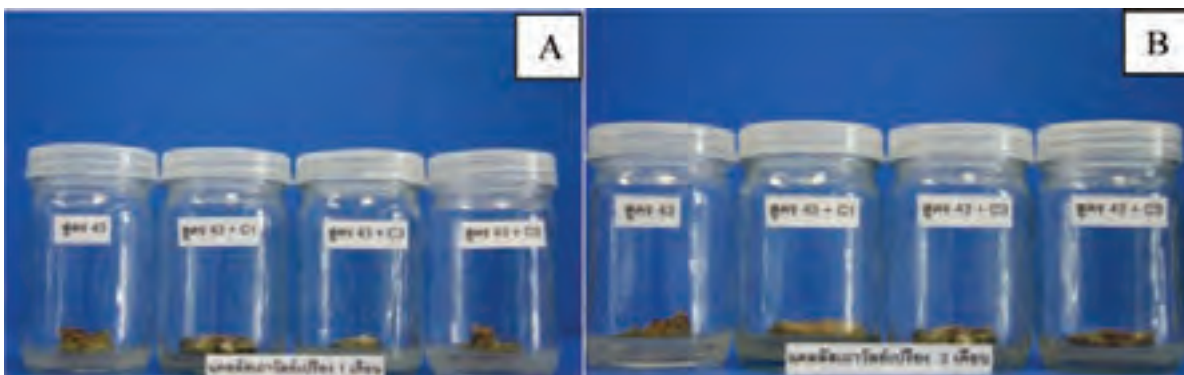
ใช้ตัวตรวจวัดชนิดโพโตไดโอดแอเรย์ที่ความยาวคลื่น 254 นาโนเมตร สังเกต peak ที่เกิดขึ้นในโครมาโทแกรม รูปที่ 2

ผลการศึกษา

1. การเพาะเลี้ยงแคลลัสเถาวัลย์เปรียง

การใช้อาหารสูตร 43 และสูตร 43 ที่มี chitosan 0.1 % ขนาดความเข้มข้น 1, 3 และ 5 มิลลิกรัม/ลิตร (มก./ล.) ทำให้เกิดแคลลัสเพียงอย่างเดียว (รูปที่ 3 และตารางที่ 1) โดยแคลลัส มีลักษณะฟูแน่นสีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม ซึ่งแคลลัสที่อายุ 1 เดือน ของอาหารสูตร 43, 43+C1, 43+C3

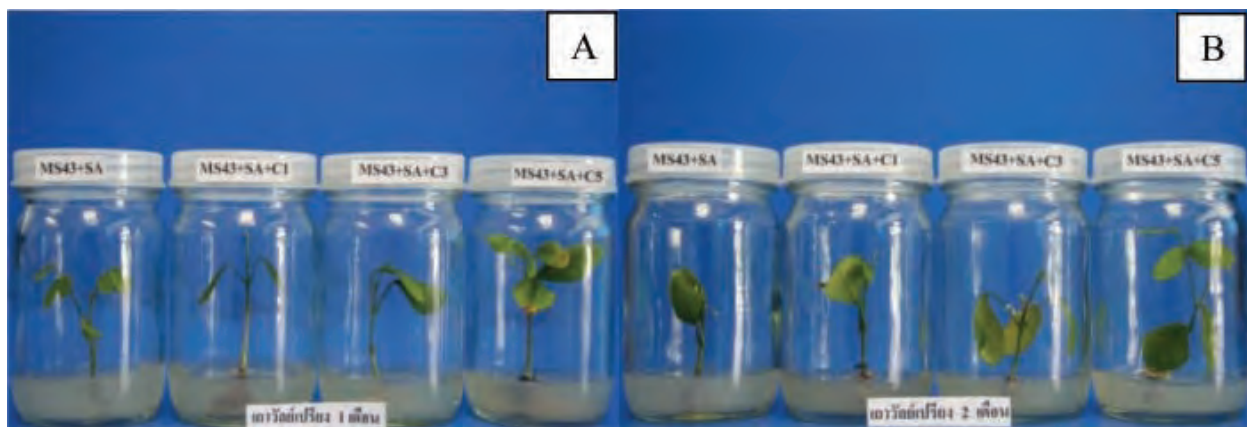
และ 43+C5 มีขนาดแคลลัสเฉลี่ย กว้าง×ยาว×สูง เท่ากับ 10.20×20.95×7.35, 15.20×22.75×9.60, 12.80×21.70×8.90 และ 11×21.15×8.65 มิลลิเมตร (มม.) ตามลำดับ ในขณะที่แคลลัสอายุ 2 เดือน มีขนาดเฉลี่ยกว้าง×ยาว×สูง เท่ากับ 14.42×23.70×7.45, 18.65×24.35×11, 16.15×22.50×8.95 และ 15.55×22.35×8.90 มม. ตามลำดับ และจะเกิดแคลลัสได้ดีขึ้น เมื่อมี chitosan 0.1 % ขนาดความเข้มข้น 1 มก./ล. การเพิ่ม salicylic acid ขนาดความเข้มข้น 150 มก./ล. ในอาหารสูตร 43 เพียงอย่างเดียวหรือมี chitosan 0.1 % ขนาดความเข้มข้น 1, 3 และ 5 มก./ล. รวม 4 สูตรทำให้เกิดแคลลัสได้เพียงเล็กน้อยแต่เกิดยอดและรากได้ด้วย (รูปที่ 4 และตารางที่ 2, 3) โดยแคลลัสมีลักษณะแน่นสีน้ำตาลเข้มปนสีเขียวและมีรากสีน้ำตาลยาวประมาณ 1-2 เซนติเมตร และ



รูปที่ 3 แสดงการเกิดแคลลัสของเถาวัลย์เปรียงบนอาหารเพาะเลี้ยงสูตร 43, 43+C1, 43+C3, 43+C5 เป็นเวลา 1 เดือน (A) และ 2 เดือน (B)

ตารางที่ 1 แสดงลักษณะ สี ความยาว ความกว้าง และความสูงของแคลลัสเถาวัลย์เปรียง เมื่อเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร 43, 43+C1, 43+C3 และ 43+C5 เป็นเวลา 1 และ 2 เดือน

สูตรอาหาร	ลักษณะ แคลลัส	แคลลัส อายุ 1 เดือน			
		สีแคลลัส	ความกว้างของ แคลลัสเฉลี่ย (มม.)	ความยาวของ แคลลัสเฉลี่ย (มม.)	ความสูงของ แคลลัสเฉลี่ย (มม.)
MS 43	แน่น	สีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม	10.20	20.95	7.35
MS 43+C1	ฟู, แน่น	สีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม	15.20	22.75	9.60
MS 43+C3	ฟู, แน่น	สีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม	12.80	21.70	8.90
MS 43+C5	แน่น	สีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม	11	21.15	8.65
แคลลัส อายุ 2 เดือน					
MS 43	แน่น	สีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม	14.42	23.70	7.45
MS 43+C1	ฟู, แน่น	สีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม	18.65	24.35	11
MS 43+C3	ฟู, แน่น	สีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม	16.15	22.50	8.95
MS 43+C5	แน่น	สีเขียวปนสีน้ำตาลเข้ม	15.55	22.35	8.90



รูปที่ 4 แสดงการเกิดแคลลัส ยอด และรากของเถาวัลย์เปรียงบนอาหารเพาะเลี้ยงสูตร MS43+SA, MS43+SA+C1, MS43+SA+C3, MS43+SA+C5 เป็นเวลา 1 เดือน (A) และ 2 เดือน (B)

เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น

2. การตรวจวิเคราะห์หาปริมาณ genistein ในแคลลัสเถาวัลย์เปรียง

การวิเคราะห์หาปริมาณ genistein ในแคลลัส พบว่าในแคลลัสที่นำมาสกัดจากการเลี้ยงแคลลัสด้วยอาหารทั้ง 3 สูตร พบปริมาณ genistein โดยแคลลัสจากอาหารสูตร 43+C1 มี

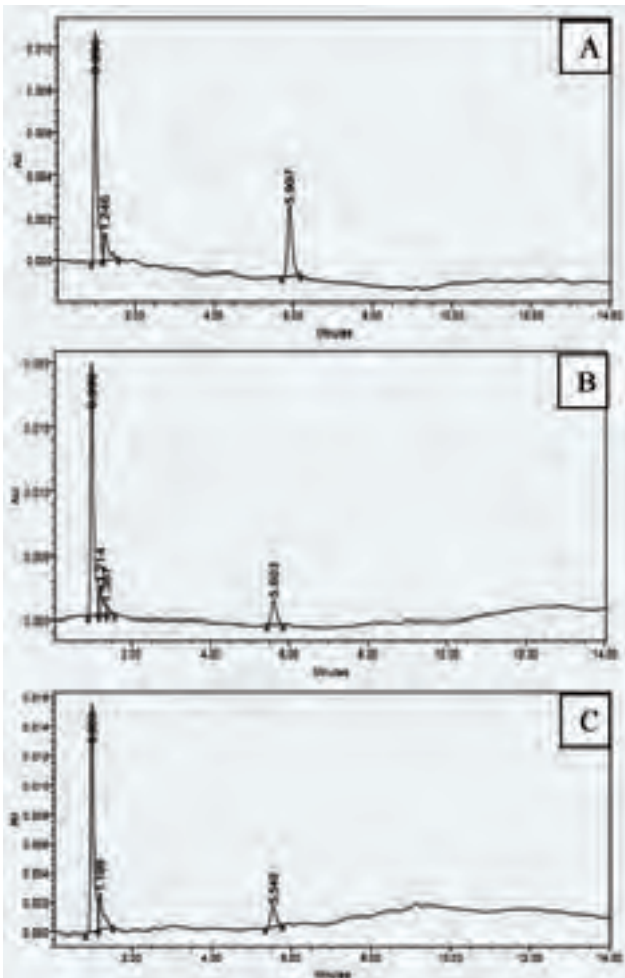
ปริมาณ genistein มากที่สุด รองลงมาคืออาหารสูตร 43+C3 และอาหารสูตร 43+C5 พบปริมาณ genistein เท่ากับ 8.00 ± 0.44 มก./ก. (0.80 %), 6.37 ± 1.32 มก./ก. (0.64 %) และ 6.22 ± 1.21 มก./ก. (0.62 %) ที่ 1 เดือนตามลำดับ (รูปที่ 5, ตารางที่ 4)

ตารางที่ 2 แสดงลักษณะการเกิดยอด ราก จำนวนราก สีของแคลลัส ลักษณะของแคลลัส ความยาว ความกว้าง และความสูงของเถาวัลย์เปรียง เมื่อเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร MS43+SA, MS43+SA+C1, MS43+SA+C3 และ MS43+SA+C5 เป็นเวลา 1 เดือน

สูตรอาหาร	ลักษณะการเกิดยอด	ลักษณะของราก	จำนวนราก/ต้นเฉลี่ย	ลักษณะของแคลลัส	สีของแคลลัส	ความกว้างแคลลัสเฉลี่ย (มม.)	ความยาวแคลลัสเฉลี่ย (มม.)	ความสูงแคลลัสเฉลี่ย (มม.)
MS43+SA	เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น	รากสีน้ำตาลและมีความยาวประมาณ 1-2 ซม.	0.5	แน่น	สีน้ำตาลเข้มปนสีเขียว	1.65	1.60	1.40
MS43+SA+C1	เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น	รากสีน้ำตาลและมีความยาวประมาณ 1-2 ซม.	2.6	แน่น	สีน้ำตาลเข้มปนสีเขียว	3.6	2.8	2.55
MS43+SA+C3	เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น	รากสีน้ำตาลและมีความยาวประมาณ 1-2 ซม.	0.85	แน่น	สีน้ำตาลเข้มปนสีเขียว	2.15	2.95	1.60
MS43+SA+C5	เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น	รากสีน้ำตาลและมีความยาวประมาณ 1-2 ซม.	1.05	แน่น	สีน้ำตาลเข้มปนสีเขียว	2.45	2.40	1.25

ตารางที่ 3 แสดงลักษณะการเกิดยอด ราก จำนวนราก สีของแคลลัส ลักษณะของแคลลัส ความยาว ความกว้าง และความสูงของเถาวัลย์เปรียง เมื่อเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร MS43+SA, MS43+SA+C1, MS43+SA+C3 และ MS43+SA+C5 เป็นเวลา 2 เดือน

สูตรอาหาร	ลักษณะการเกิดยอด	ลักษณะของราก	จำนวนราก/ต้นเฉลี่ย	ลักษณะของแคลลัส	สีของแคลลัส	ความกว้างแคลลัสเฉลี่ย (มม.)	ความยาวแคลลัสเฉลี่ย (มม.)	ความสูงแคลลัสเฉลี่ย (มม.)
MS43+SA	เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น	รากสีน้ำตาล มีความยาวประมาณ 1-2 ซม.	0.75	แน่น	สีน้ำตาลเข้มปนสีเขียว	0.85	0.65	0.5
MS43+SA+C1	เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น	รากสีน้ำตาล มีความยาวประมาณ 1-2 ซม.	2.05	แน่น	สีน้ำตาลเข้มปนสีเขียว	2.1	1.9	1.7
MS43+SA+C3	เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น	รากสีน้ำตาล และมีความยาวประมาณ 1-2 ซม.	0.95	แน่น	สีน้ำตาลเข้มปนสีเขียว	1.65	1.30	0.6
MS43+SA+C5	เกิดยอดเดี่ยวต่อหนึ่งต้น	รากสีน้ำตาล และมีความยาวประมาณ 1-2 ซม.	1.3	แน่น	สีน้ำตาลเข้มปนสีเขียว	2.15	2.05	1.60



รูปที่ 5 โครมาโทแกรมแสดงสาร genistein ที่ได้จากแคลลัสถั่ววอล์เปรีียงโดยการวิเคราะห์ด้วยเครื่อง HPLC เมื่อเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร MS43+C1 (A), MS43+C3 (B) และ MS43+C5 (C)

ตารางที่ 4 แสดงปริมาณ genistein ของแคลลัสเนื้อเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตร 43+C1, 43+C3 และ 43+C5 เป็นเวลา 1 เดือน

สูตรอาหาร	ปริมาณ genistein เฉลี่ย (มก./ก.)	จำนวนตัวอย่าง
MS 43+C1	8.00±0.44	4
MS 43+C3	6.37±1.32	4
MS 43+C5	6.22±1.21	4

วิจารณ์

การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชสูตร 43+C1 เป็นสูตรอาหารที่สามารถสร้างแคลลัสได้สูงสุด และมีปริมาณ genistein สูงถึง 8.00±0.44 มก./ก. (0.80 %) ซึ่งสูงกว่าสูตร 43+C3 และสูตร

43+C5 เนื่องจากปริมาณ chitosan ที่ใช้ 0.1% ความเข้มข้น 1 มก./ล. เป็นปริมาณที่เหมาะสม เมื่อปรับปริมาณเข้มข้นไปเป็น 3 และ 5 มก./ล. จะทำให้เกิดแคลลัสลดลง และเกิดการปล่อยสารสีน้ำตาลในอาหารเพิ่มขึ้นการเพิ่ม salicylic acid ขนาดความเข้มข้น 150 มก./ล. ในอาหารสูตร 43 เพียงอย่างเดียวหรือมี chitosan 0.1 % ขนาดความเข้มข้น 1, 3 และ 5 มก./ล. รวม 4 สูตรทำให้เกิดแคลลัสได้เพียงเล็กน้อย แต่เกิดยอดและรากได้ดี ซึ่งการสร้าง genistein ในแคลลัส สูตร 43+C1 มีปริมาณ 8.00±0.44 มก./ก. (0.80 %) ในขณะที่ผลการวิจัยในห้องปฏิบัติการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชได้ตรวจหาปริมาณ genistein ในธรรมชาติจำนวน 19 แห่ง พบปริมาณสาร genistein อยู่ในช่วง 6.29-53.92 มก./ก. (0.63-5.40 %) ¹⁵ ซึ่งผลการทดลองดังกล่าว มีโอกาสในการผลิตยาจากการสร้างแคลลัสได้ในอนาคต เนื่องจากการทำให้เกิดแคลลัสใช้เวลา 1-2 เดือน แต่การใช้เถาวัลย์เปรีียงจากธรรมชาติใช้เวลาปลูกนานหลายปี จึงจะนำมาใช้เป็นยาได้

สรุป

การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชของเถาวัลย์เปรีียงเพื่อชักนำให้เกิดแคลลัสทดลองโดยใช้อาหารสูตร 43, สูตร 43+C1, สูตร 43+C3 และสูตร 43+C5 พบว่าสูตร 43+C1 ทำให้เกิดแคลลัสได้มากที่สุดที่ 1 เดือนและ 2 เดือน เมื่อทดลองใส่ salicylic acid ลงไปทั้ง 4 สูตร จะเกิดแคลลัสไม่แต่เกิดยอดแทนเมื่อนำแคลลัสสูตร 43+C1 สูตร 43+C3 และสูตร 43+C5 มาวิเคราะห์หาปริมาณ genistein จะมีค่าเท่ากับ 8.00_0.44 มก./ก. (0.80 %), 6.37±1.32 มก./ก. (0.64 %) และ 6.22±1.21 มก./ก. (0.62 %) ตามลำดับ

เอกสารอ้างอิง

1. เต็ม สมิตินันท์. ชื่อพรรณไม้แห่งประเทศไทย. ฉบับแก้ไขเพิ่มเติม พ.ศ. 2544. พิมพ์ครั้งที่ 2. กรุงเทพฯ: บริษัท ประชาชน จำกัด; 2554. หน้า 184.
2. เพยาว์ เหมือนวงศ์ญาติ. สมุนไพรก้าวใหม่ (แก้ไขปรับปรุงใหม่จากตำราวิทยาศาสตร์สมุนไพร). พิมพ์ครั้งที่ 2. กรุงเทพฯ: บริษัท ที.พี. ฟรินท์ จำกัด; 2537. หน้า 86-7.
3. วิทย์ เทียงบุญธรรม. พจนานุกรมสมุนไพรไทย. กรุงเทพฯ: โอเอสพริ้นติ้ง เฮ้าส์; 2531. หน้า 349-50.
4. Chuthaputhi A, Chavalittumrong C. Immunomodulating activity of *Derris scandens* Benth. Thai J Pharm Sci 1998;22:137-48.

5. Laupattarakasem P, Houghton PJ, Hoult JR, Inharat A. An evaluation of the activity related to inflammation of four plants used in Thailand to treat arthritis. *J Ethnopharmacol* 2003;85:207-13.
6. กัลยา อนุลักขณาปกรณ, บรรจง ชาวไร่, ยุวดี เมตตาเมธา, ประไพ วงศ์สินคังมัน, อภิรักษ์ ศักดิ์เพชร, จารีย์ บันลือสิทธิ์, ปราณีย์ ชวลิตธำรง.ฤทธิ์ต้านอักเสบของผักคาวตอง (*Houttuynia cordata* Thunb.) และเถาวัลย์เปรียง (*Derris scandens* Benth.). สถาบันวิจัยสมุนไพร กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ กระทรวงสาธารณสุข [สืบค้น 7 กันยายน 2554]. Available from <http://www.dtam.moph.go.th/alternative/>
7. ลูติพร ทับทิมทอง, กัลยา อนุลักขณาปกรณ, จิราภุช มิ่งเมือง, อภิรักษ์ ศักดิ์เพชร, จารีย์ บันลือสิทธิ์. ฤทธิ์การต้านออกซิเดชันของเถาวัลย์เปรียง, รางจืด, ผักคาวตอง, บัญจขันธ์ และบัวบก. [สืบค้น 18 พฤศจิกายน 2554]. Available from <http://www.dtam.moph.go.th/alternative/viewstory.php?id=494>
8. Jansakul C, Srichanbarn A, Saelee A. Some pharmacological studies of a hypotensive fraction from *Derris Scandens*. *J Sci Soc Thailand* 1997;23:323-34.
9. Sekine T, Inagaki M, Koseki T, Murakoshi I, Fuji Y, Yamamoto K, Ruangrunsi N, Ikegami F. Antifungal constituents of Thai medicinal plants, *Derris scandens* and *Rauwolfia verticillata*. Current advances in natural Product research. The Third NRCT-JSPS Joint Seminar. Bangkok, Thailand. 1996;229-35.
10. Chavalittumrong P, Chivapat S, Chuthaputti A, Rattanajarasroj S, Panyamang S. Chronic toxicity study of *Derris scandens*. *Songklanakarin J Sci Technol* 1999;21:426-33.
11. พิสมัย เหล่าภัทรเกษม, บรรจบ ศรีภา, วิรุฬห์ เหล่าภัทรเกษม. ฤทธิ์ต้านการเคลื่อนที่ของเซลล์มะเร็งของเถาวัลย์เปรียงต่อเซลล์มะเร็งท่อน้ำดี. *ศรีนครินทร์เวชสาร* 2550;22:339-45.
12. Kuptniratsaikul V, Pinthong T, Bunjob M, Thanakhumtorn S, Chinswangwatanakul P, Thamlikitkul V. Efficacy and safety of *Derris scandens* Benth. extracts in patients with knee osteoarthritis. *J Altern Complement Med* 2011;17:147-53.
13. Stanbury PF, Whitaker A, Hall SJ. Principles of Fermentation Technology. Oxford: Pergamon Press; 1995.
14. Murashige T, Skooge T. A revised medium for rapid growth bioassays with tobacco tissue culture. *Physiol Plantarum* 1962;15:473-93.
15. ธีญญ์วัฒน์ มงคลชัยภักดี, สรเพชร มาสุด, ปภาวดี สุชั้นทนต์. การศึกษา DNA Fingerprint และคุณภาพทางเคมีของเถาวัลย์เปรียงจากแหล่งต่างๆ และแคลลัส. ใน เอกสารการประชุมรายงานติดตามความก้าวหน้าและประเมินโครงการวิจัย สถาบันวิจัยสมุนไพร ประจำปีงบประมาณ 2554: 22 สิงหาคม 2554; ณ ห้องประชุม 806 อาคาร 8 กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ นนทบุรี; 2554. 18 หน้า.

Abstract**Tissue Culture of *Derris scandens* Benth. and Its Component Contents**

Thanyawan Mongkolchaipak*, Sorrapetch Marsud*, Paparvadee Suchantaboot*

*Medicinal Plant Research Institute, Department of Medical Sciences, Ministry of Public Health, Nonthaburi Province

This study on tissue culture of the seed of *Derris scandens* Benth. for callus formation was performed in various MS43 medium formulations: 43, 43+C1, 43+C3, 43+C5 and 43+SA, 43+SA+C1, 43+SA+C3, 43+SA+C5. It was found that medium 43+C1 was the most appropriate formulation for callus initiation by measuring its width, length and height at one and two months as $15.20 \times 22.75 \times 9.60$ mm and $18.65 \times 24.35 \times 11.00$ mm, respectively. Genistein, an important chemical constituent, was determined by high performance liquid chromatography (HPLC) in 43+C1, 43+C3 and 43+C5 media for calli at 1 month of age and the amount of genistein was found to be 8.00 ± 0.44 mg/g (0.80%), 6.37 ± 1.32 mg/g (0.64%) and 6.22 ± 1.21 mg/g (0.62%), respectively. The results showed that callus formation by tissue culture technique has the potential to be developed to enhance genistein production in a few months. Besides, a fermentor could also help increase its production at the same time. *D. scandens* naturally grown in the forest takes many years for genistein formation and the plants might become extinct if they are collected in large amounts for medicinal purposes. Isoflavones, genistein and derivatives have been reported to relieve inflammation and possess anti-cancer activity. Further active ingredient study is needed.

Key words: tissue culture, *Derris scandens* Benth., callus, genistein