



บทที่ 2

วิธีการทดลอง

2.1 ครุภัณฑ์

| ชนิดเครื่องมือ | แบบ-รุ่น | บริษัทผู้ผลิต |
|---|---|--|
| เครื่องเซนตริฟิวจ์ | 1. Top bench centrifuge Minor 35 | MSE Ltd., England |
| | 2. Refrigerated centrifuge Model PR-Z | IEC Ltd., England |
| เครื่องวัดพีเอช | PHM 83 Autocal PH meter | Radiometer, Copenhagen |
| เครื่องเขย่า | Vortex-Genic Model K-550 GE No. 18309 | Scientific Industries, Inc., Bohemia, N.Y. 11716, USA. |
| เครื่องชั่ง | 1. ทศนิยม 2 ตำแหน่ง Type 1507 | Sartorius, Germany |
| | 2. ทศนิยม 4 ตำแหน่ง Type 1702 | Sartorius, Germany |
| เครื่องนึ่งฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ | Autoclave madel HA-3D | Hirayama Manufacturing Corporation, Japan |
| High Performance Liquid Chromatography | Liquid Chromatograph LC-3A Spectrophotometer detector SPD-1 ที่ UV 254 nm. | Shimadzu, Japan |
| กล้องจุลทรรศน์ | Nikon UFX-II พร้อมกล้อง Nikon FX-35A | Nikon, Japan |

| ชนิดเครื่องมือ | แบบ-รุ่น | บริษัทผู้ผลิต |
|------------------------|------------|---------------------|
| เครื่องระเหยสารแบบหมุน | RE111 | Auchi., Switzerland |
| ตู้อบ | - | Memmert., Germany |
| ตู้อบสูญญากาศ | VT 5042 EK | Heraeus., Germany |
| ตู้ยายเนื้อเยื่อ | - | ISSCO., Thailand |

2.2 วัสดุและ เคมีภัณฑ์

2.2.1 ตัวอย่างพืชที่ใช้ในการทดลอง (Plant Material)

ต้นขี้เฒ่า (*Vitex glabrata* R.Br.) อายุ 7 ปี จากอำเภอ บางเขน กรุงเทพมหานคร (ภาพที่ 3 ลักษณะและคุณสมบัติตามภาคผนวกที่ 1.) ส่วนของ พืชที่ใช้ทดลองคือ ก.ชิ้นส่วนของใบ (leaf piece) ข.ชั้นของอีพิเดอร์มิส (epidermal layer) และ ค.ส่วนของต้น (stem section)

2.2.2 สารโครมาโตกราฟฟีเพื่อการวิเคราะห์

2.2.2.1 โครมาโตกราฟฟีแผ่นบาง (Thin-layer chromatography, TLC) ใช้สารซิลิกาเจล 2 ชนิดคือ

(1) สารซิลิกาเจล เอชเอฟ254 (Silica gel G.) Art. 7739 ฉาบไว้บนแผ่นแก้วใสขนาด 10x20 ซม. และ 20x20 ซม. ความหนาของชั้นซิลิกา ประมาณ 0.25 มม.

(2) สารซิลิกาเจล 60 เอฟ254 (Silica Gel 60 F254) Art. 5554 ฉาบสำเร็จรูปแล้วบนแผ่นอลูมิเนียม มีความหนาของซิลิกา 0.2 มม. เป็นผลิตภัณฑ์ที่ซื้อจากบริษัท E. Merck

2.2.2.2 โครมาโตกราฟฟีของเหลวแบบสมรรถนะสูง (High performance liquid chromatography, HPLC) ใช้คอลัมน์ Zorbax C18 ขนาด 4.6 มม. x 25 ซม.



ภาพที่ 3 ต้นไม้เน่าที่ใช่เป็นพืชทดลอง

2.2.2.3 Sep-pak C₁₈ Cartridge ภายในบรรจุด้วย octadecyl silane boned phase packing (BONDAPAK C₁₈) ผลิตจากบริษัท Waters Associates ประเทศสหรัฐอเมริกา เหมาะสมในการใช้แยกสารที่มีความเป็นขั้วสูง ออกจากสารปนเปื้อนที่มีความเป็นขั้วสูงเช่นกัน

2.2.3 สารเคมี (chemical Reagents)

| ชื่อสารเคมี | บริษัทผู้ผลิต |
|--|---|
| สารเคมีสำหรับพอกฆ่าเชื้อ (Surface sterilant) 70 % เอทานอล คลอโรกซ์ (สารละลายที่มีโซเดียมไฮโปคลอไรด์ (NaOCl) 0.525 % เป็นองค์ประกอบ) | องค์การเภสัชกรรม ลีเวอร์บราเธอร์ (ประเทศไทย) |
| สารควบคุมการเจริญเติบโต (Growth regulator) 2,4-D (2,4-dichlorophenoxy acetic acid) BA (benzyladenine) | Sigma Chemicals Co., U.S.A. Sigma Chemicals Co., U.S.A. |
| สารเคมีในการย้อมเซลล์พืช (staining reagent) 8-ไฮดรอกซีควิโนลีน (8-hydroxyquinoline) อะซิโตคาร์มีน (acetocarmine) อะซิโตออซีอิน (acetoorcein) กรดอะซิติก (acetic acid) เอทานอล (ethanol) กรดไฮโดรคลอริก (HCl) | Sigma Chemicals Co., U.S.A. Sigma Chemicals Co., U.S.A. Sigma Chemicals Co., U.S.A. Sigma Chemicals Co., U.S.A. องค์การเภสัชกรรม Sigma Chemicals Co., U.S.A. |

| ชื่อสารเคมี | บริษัทผู้ผลิต |
|--|--|
| <u>สารมาตรฐานกลุ่มเอคไดสเตอโรน</u> เบตา-เอคไดโซน (β -ecdysone) แอลฟา-เอคไดโซน (α -ecdysone) 11 แอลฟา, 20-ไดไฮดรอกซีเอคไดโซน (11 α ,20-dihydroxyecdysone) มาคีสเตอโรน เอ (makisterone A) โพลีโพดีน บี (polypodine B) โพนแอสเตอโรน เอ (ponasterone A) | อนุเคราะห์จากรศ.ดร.อภิชาติ สุขสำราญ อนุเคราะห์จากรศ.ดร.อภิชาติ สุขสำราญ อนุเคราะห์จากรศ.ดร.อภิชาติ สุขสำราญ Sigma Chemicals Co., U.S.A. อนุเคราะห์จากรศ.ดร.อภิชาติ สุขสำราญ อนุเคราะห์จากรศ.ดร.อภิชาติ สุขสำราญ |
| <u>สารที่ใช้ศึกษาสภาวะที่เหมาะสมต่อการสร้าง</u> <u>เบตา-เอคไดโซน</u> โคลเลสเตอรอล (cholesterol) เบตา-ซิโตสเตอรอล (β -sitosterol) สติกมาสเตอร์อล (stigmasterol) เมวาโลนิก แอซิด (mevalonic acid) ทริพโตแฟน (tryptophan) | Sigma Chemicals Co., U.S.A. อนุเคราะห์จากรศ.ดร.นลิน นิลอุบล อนุเคราะห์จากรศ.ดร.นลิน นิลอุบล Sigma Chemicals Co., U.S.A. Sigma Chemicals Co., U.S.A. |

สารเคมีอื่นๆ ที่ใช้นอกจากที่กล่าวนี้ สั่งซื้อจากบริษัท Sigma Chemicals ประเทศสหรัฐอเมริกา บริษัท BDH Chemical Ltd. ประเทศอังกฤษ บริษัท Fluka ประเทศสวิตเซอร์แลนด์ เป็นต้น

2.3 อาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ

ใช้สูตรอาหาร MS ของ Murashige and Skoog (1962) (ภาคผนวกที่ 3)

2.4 สภาวะมาตรฐานในการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ (Tissue culture condition)

เพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อในห้องที่ควบคุมอุณหภูมิให้อยู่ในช่วง 25 ± 2 °C ำให้แสงด้วยหลอดฟลูออเรสเซนต์ ความเข้มแสง 2,000 ลักซ์ เป็นเวลา 16 ชั่วโมงต่อวัน

2.5 การเตรียมอาหารแข็ง 1/2 MS.

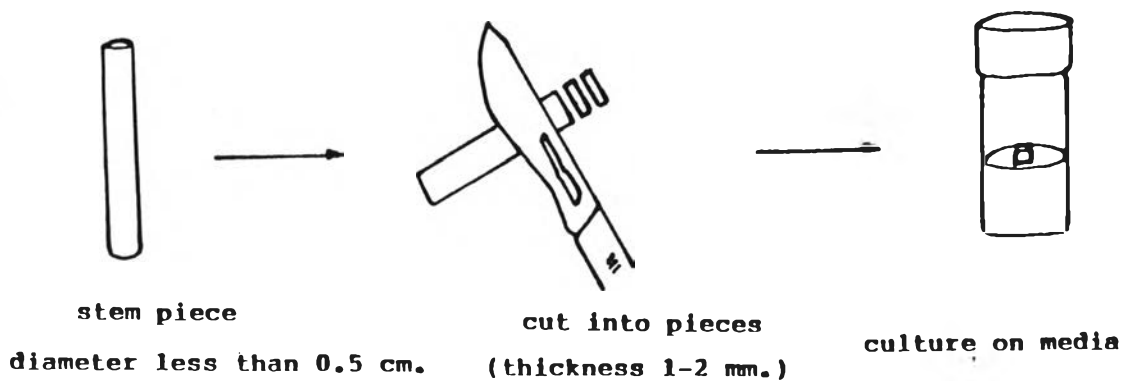
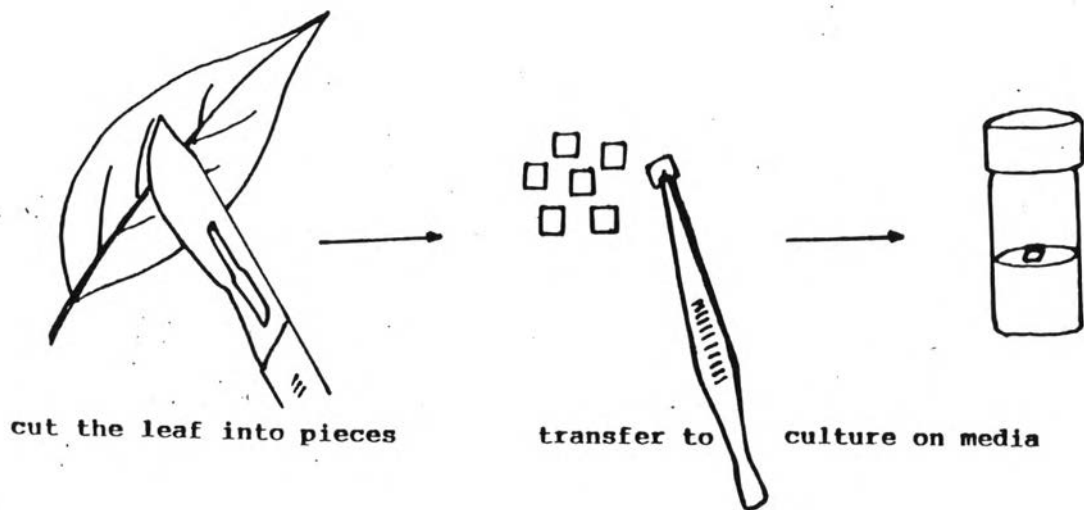
ดูดสารอาหารจาก stock ที่เตรียมไว้(ภาคผนวกที่ 5) เป็นครึ่งหนึ่งต่ออาหาร 1 ลิตรยกเว้นสารจำพวกวิตามิน ใส่ไนบิกเกอร์ขนาด 2 ลิตรที่มีน้ำกลั่นประมาณ 500 มิลลิลิตร จากนั้นเติมน้ำตาลซูโครส 30 กรัมต่อลิตร คนให้ละลาย นำไปปรับปริมาตรให้ได้ 1 ลิตร ทำการวัดค่าความเป็นกรด-ด่างด้วยเครื่องวัดพีเอช ปรับให้ได้ pH 5.6 ด้วยกรดเกลือ (HCl) และโซเดียมไฮดรอกไซด์ (NaOH) ถ่ายใส่ภาชนะที่ทนความร้อน เติมน้ำ 7 กรัม นำไปต้มจนละลายทั่วกัน เทใส่ขวดสำหรับเพาะเลี้ยงที่เตรียมไว้ นำไปอบฆ่าเชื้อด้วยเครื่องนึ่งฆ่าเชื้อจุลินทรีย์ (autoclave) ที่ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว อุณหภูมิ 121 °C เป็นเวลา 20 นาที ทิ้งไว้ให้เย็นก่อนนำไปเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ

2.6 การเตรียมและพอกฆ่าเชื้อเนื้อเยื่อพืช

ตัดตัวอย่างพืชทดลองขนาดประมาณ 6-8 นิ้วจากปลายยอด นำมาล้างทำความสะอาดด้วยน้ำสะอาด ใช้มีดตัดส่วนที่ไม่ต้องการออก ทำความสะอาดอีกครั้งโดยการล้างหรือเช็ดด้วย เอทานอล 70% ตัดแยกใบออกจากกิ่ง (stem) ตัดกิ่งให้มีขนาดเล็กลง ความยาวประมาณ 1 นิ้วครึ่ง นำชิ้นส่วนของพืชไปพอกฆ่าเชื้อในน้ำกลั่น(ฆ่าเชื้อแล้ว) ที่มี คลอโรกซ์ 10 % และทีวัน-20 2 หยดต่อน้ำกลั่น 100 มล. เป็นเวลา 10 นาที และ คลอโรกซ์ 5% ที่มีทีวัน-20 เป็นเวลา 15 นาที ล้างชิ้นส่วนพืชให้สะอาดด้วยน้ำกลั่นที่ฆ่าเชื้อแล้วอีก 3 ครั้ง ตัดส่วนใบให้มีขนาด 0.5 ซม. x 0.5 ซม. ลอกชั้นเอพิเดอร์มิส (epidermis) ออกจากกิ่งที่พอกสะอาดแล้วตัดให้มีขนาด 0.5 ซม. x 0.5 ซม. และตัดกิ่งให้เป็นแว่นหนาประมาณ 0.2 ซม. นำชิ้นของเนื้อเยื่อทั้ง 3 ส่วน วางบนอาหารแข็ง 1/2 MS ที่เตรียมไว้ และนำไปเพาะเลี้ยงในห้องเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ (ภาพที่ 4)

2.7 วิธีและอาหารมาตรฐานในการชักนำและเพาะเลี้ยงแคลลัส

ทำการชักนำและเพาะเลี้ยงแคลลัส (undifferentiated cell mass) ที่เกิดจากส่วนต่างๆของต้น นำเนื้อเยื่อที่เตรียมไว้ตามวิธีข้อ 2.6 วางบนอาหารแข็ง 1/2 MS ที่



ภาพที่ 4 การตัดแยกชิ้นเนื้อเยื่อต้นไม้น้ำเพื่อนำไปเพาะเลี้ยงบนอาหารสังเคราะห์

เติม 2,4-D และ BA ที่ความเข้มข้นที่เหมาะสม เพาะเลี้ยงในท้องเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ ติดตามสังเกตระยะเวลาของการเกิดแคลลัสและลักษณะแคลลัสตั้งแต่อายุประมาณ 1 สัปดาห์จนครบ 4 สัปดาห์ การเพาะเลี้ยงแคลลัสแบบต่อเนื่องทำได้โดยตัดแบ่งแคลลัสออกจากชั้นเนื้อเยื่อเดิมให้ได้ขนาดพอเหมาะ (0.4x0.4 ซม.) และถ่ายแคลลัสลงในอาหารใหม่ทุก 4 สัปดาห์หรือแล้วแต่ช่วงเวลาที่ทำการทดลอง

2.8 การติดตามการเจริญของแคลลัส

การหาน้ำหนักสด ติดตามการเจริญของแคลลัสโดยการชั่งน้ำหนักแคลลัสสดในสภาพปลอดเชื้อด้วยเครื่องชั่งทศนิยม 4 ตำแหน่ง และนำชิ้นแคลลัสกลับไปเพาะเลี้ยงต่อในอาหารเดิม ติดตามการเพิ่มของน้ำหนักทุกสัปดาห์

การหาน้ำหนักแห้ง ติดตามการเจริญของแคลลัสโดยสุมตัวอย่าง 10 ขวดที่น้ำหนักเริ่มต้นเท่ากัน ชั่งน้ำหนักสด จากนั้นนำไปอบในตู้อบแห้งจนน้ำหนักคงที่ ติดตามการเจริญทุกสัปดาห์

2.9 การศึกษาเซลล์

2.9.1 รูปร่างของเซลล์

นำแคลลัสจากเนื้อเยื่อทั้ง 3 ส่วน อายุ 4 สัปดาห์ มาส่งดูด้วยกล้องจุลทรรศน์ของบริษัท Nikon รุ่น UFX-II ขนาดกำลังขยาย 10 20 40 และ 100 เท่า

2.9.2 ขนาดของเซลล์

การวัดขนาดใช้ ocular micrometer สวมติดกับกล้องจุลทรรศน์ของบริษัท Nikon รุ่น UFX-II ขนาดกำลังขยาย 20 และ 40 เท่า

2.9.3 โครโมโซมภายในเซลล์

นำแคลลัสประมาณ 0.02 กรัมใส่ในสารละลาย 8-hydroxyphenolene นาน 6 ชั่วโมง ล้างด้วยน้ำกลั่น ทำการตรึงลักษณะของโครโมโซมด้วยกรดอะซิติก-เอทานอล (1:3) 6 ชั่วโมง ดูเซลล์หยดบนแผ่นสไลด์ (1-2 หยด) ล้างกรดด้วยน้ำกลั่น ชับน้ำด้วยกระดาษชำระ ย้อมสีโดยแช่เซลล์ในกรดไฮโดรคลอริก 1 นอร์มัล อุ่นโดยลนด้วยตะเกียงแอลกอฮอล์ประมาณ 15 นาที ใช้เข็มเย็บกลุ่มเซลล์ให้กระจาย หยดน้ำกลั่น 2-3 ครั้งเพื่อ

ล้างกรดที่เหลือ ชีบน้ำออกด้วยกระดาษชำระและหยด กรดอะซิติก 45% (1-2 หยด) ทิ้งไว้ 30 นาที ชีบกรดออก หยดสี acetoorcein หรือ acetocarmin ปิด cover slip จากนั้นใช้กระดาษชำระซับปิดด้านบนของสไลด์ แล้วใช้มีดกดบนกระดาษเพื่อให้เซลล์แยกจากกัน โดยระวังอย่าให้กระจกเลื่อน นำกระดาษที่ปิดออก ค่อยๆเคาะบน cover slip เพื่อให้เซลล์กระจายออก ลงไฟ และใช้กระดาษชำระซับส่วนเกินของสีออก นำไปส่องดูด้วยกล้องจุลทรรศน์ใช้กำลังขยาย 100 เท่า

2.10 การเก็บตัวอย่าง

2.10.1 การเก็บตัวอย่างองค์ประกอบของพืช

ตัดตัวอย่างส่วนของต้นและ เปลือกของต้นไข่น้ำ ให้มีขนาดยาวประมาณ 2 นิ้วและ 1x2x0.2 นิ้ว และตัดแยกไปออกจากต้น ใส่ในภาดสังกะสี อบในตู้อบอุณหภูมิ 60 °C เป็นเวลา 48 ชั่วโมง บันทึกน้ำหนัก แล้วใช้เป็นน้ำหนักแห้งของสารตัวอย่าง

2.10.2 การเก็บตัวอย่างแคลลัส

แยกแคลลัสออกจากอาหารเพาะเลี้ยง ใส่ใน petridish ที่เตรียมไว้ อบแห้งในตู้อบที่อุณหภูมิ 60 °C บันทึกน้ำหนัก แล้วใช้เป็นน้ำหนักแห้งของสารตัวอย่าง

2.11 การเตรียม anisaldehyde reagent

เติม anisaldehyde (p-methoxybenzaldehyde) 2 มล. ในสารละลายของเอทานอลสมบูรณ์ 98 มล. น้ำกลั่น 2 มล. และกรดซัลฟูริกเข้มข้น 3 มล. ผสมให้เข้ากัน แล้วใส่ขวดสีชา เก็บไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิต่ำ

2.12 การเตรียมตัวอย่างเพื่อการวิเคราะห์ปริมาณเบตา-เอคโดโซน

2.12.1 สารสกัดจากองค์ประกอบส่วนต่างๆของต้นไข่น้ำ

นำตัวอย่างแห้งส่วนใบ เปลือก และต้น ที่อบเตรียมไว้บดละเอียดหนัก 1 กรัม สกัดสารด้วย เอทานอล 95% 50 มล. โดยใช้ Soxhlet Apparatus ให้ความร้อนด้วย heating mantle เป็นเวลา 6 ชั่วโมง ระเหยเอาตัวทำละลายส่วนใหญ่ ออกด้วยเครื่องระเหยสารแบบหมุน หลังจากนั้นนำไปอบต่อในตู้อบสุญญากาศ ที่อุณหภูมิ 40 °C จนน้ำหนักคงที่ บกคิจะใช้เวลาประมาณ 12 ถึง 24 ชั่วโมงสำหรับตัวทำละลายประมาณ 5-8

มล. ละลายกลับด้วยเมทานอลสัมบูรณ์ (absolute methanol) 4 มล. นำไปเขย่าด้วยเครื่องเขย่า (vortex) จากนั้นเซนตริฟิวด์เอาตะกอนออก สารละลายที่ได้นำไปวิเคราะห์ระดับของ เบตา-เอคโดโรซินได้โดยตรงหรือทำให้บริสุทธิ์บางส่วน

2.12.2 สารสกัดจากแคลล์สไชน่า

สารสกัดจากแคลล์สส่วนต่างๆ ที่ผ่านการสกัดตามวิธีข้อ 2.12.1 และอบจนน้ำแห้งคงที่ ละลายกลับด้วย เอทานอล 95% 4 มล. นำสารละลาย 1 มล. เขย่ากับเฮกเซน 2 มล. ด้วยเครื่องเขย่านาน 1 นาที เซนตริฟิวด์ 10 นาที ดูดชั้นเฮกเซนออก ทำซ้ำอีกครั้งเพื่อกำจัดสารปนเปื้อนจำพวกไขมันและสารที่มีความเป็นขี้ด้า (Pimprakar, G. D., et al, 1984) นำชั้นเอทานอลไปอบแห้งในตู้ของหมุมิ 60° ซ ละลายกลับด้วยน้ำกลั่น 0.5 มิลลิลิตร นำมาผ่านคอลัมน์ sep-pak C18 ที่เตรียมไว้พร้อมไว้ก่อนแล้วด้วยการชะด้วยเมทานอล 5 มล. และน้ำกลั่น 5 มล. เพื่อกำจัดสารปนเปื้อนที่มีความเป็นขี้ดสูง หลังจากทำการชะด้วยน้ำกลั่น 10 มล. เมทานอล 20% 10 มล. ชะต่อด้วย เมทานอล 80% 10 มล. เก็บชั้น เมทานอล 80% นำไปอบแห้งในตู้อบ 60° ซ ละลายกลับด้วยเมทานอลสัมบูรณ์ 0.5 มล.

2.13 การวิเคราะห์ชนิดสารเบตา-เอคโดโรซินด้วย TLC

หยดสารสกัดและสารมาตรฐานเบตา-เอคโดโรซิน บนแผ่นโครมาโตกราฟฟีแผ่นบางที่เคลือบด้วยซิลิกาเจล เอชเอฟ₂₅₄ และซิลิกาเจล 60 เอฟ₂₅₄ นำไปแยกในภาชนะแก้วที่มีคลอโรฟอร์ม-เมทานอล (3:1) เป็นตัวชะ สังเกตผลด้วยตาเปล่า ติดตามผลการแยกเบื้องต้นโดยส่องด้วยแสงอุลตราไวโอเลต 254 นาโนเมตร วงกลมแสดงตำแหน่งของสารแล้วนำแผ่น TLC ที่ได้ไปฉีดพ่น (spray) ด้วย anisaldehyde-EtOH-H₂SO₄ แล้วอังให้ร้อนบนแผ่นให้ความร้อน (hot plate) สังเกตตำแหน่งและการเปลี่ยนแปลงสีของตัวอย่างเทียบกับสารมาตรฐานเบตา-เอคโดโรซินภายใต้แสงฟลูออเรสเซนซ์

2.14 การตรวจวิเคราะห์ชนิดและปริมาณสารกลุ่มเอคโดสเตอรอยด์ด้วยเทคนิค HPLC

การศึกษาเพื่อยืนยันว่าผลิตภัณฑ์จากเนื้อเยื่อพืชส่วนต่างๆ และจากแคลล์เป็นสารเบตา-เอคโดโรซิน ทำได้โดยเติมสารมาตรฐานเบตา-เอคโดโรซินลงในสารละลายผลิตภัณฑ์ ซึ่งเตรียมได้ตามวิธีข้อ 2.12 แล้วจึงนำมาตรวจวิเคราะห์ เปรียบเทียบกับสารละลายมาตรฐาน

(internal standard) แอลฟา-เอคโดไซน 11 แอลฟา,20-ไดไฮดรอกซีเอคโดไซน มาคีสเตอโรน เอ โพลีโพตีน บี และโพแนสเตอโรน เอ ด้วยเครื่อง HPLC Shimadzu, liquid Chromatographic LC-3 ที่มีขนาดของคอลัมน์เท่ากับ 4.6 มม. x 25 ซม. สารดูดซับที่ใช้ (absorbant) คือ Dupont Zorbax, ODS ตรวจสอบสารด้วยเครื่อง ตรวจสอบ (detector) UV monitor ที่ความยาวคลื่น 254 นาโนเมตร

2.15 การตรวจวิเคราะห์ชนิดและปริมาณเบตา-เอคโดไซน ในองค์ประกอบของต้นไข่เน่า และแคลลัสโดยเทคนิค HPLC

วิเคราะห์ปริมาณเบตา-เอคโดไซนโดยเทคนิค HPLC ดัดแปลงจากวิธีของ I.D. Wilson และคณะ (1982) เปรียบเทียบพื้นที่ใต้กราฟกับสารละลายมาตรฐานเบตา-เอคโดไซน หรือมาคีสเตอโรน เอ (internal standard) สำหรับการวิเคราะห์สภาวะและระบบของการวิเคราะห์แปรผันตามชนิดของตัวอย่างที่ใช้ในการทดลอง โดยใช้น้ำขนาดของคอลัมน์ ชนิดของตัวดูดซับและเครื่องตรวจสอบโครมาโตแกรมในระบบเดียวกัน กับการวิเคราะห์ชนิดของเอคโดสเตอรอยด์ตามข้อ 2.14 ซึ่งมีหลักการวิเคราะห์ 2 แบบคือ

แบบที่ 1

ปริมาณเบตา-เอคโดไซนสำหรับส่วนชั้นอีพิเดอร์มิส เปลือกและต้น รายงานเป็นค่าเปอร์เซ็นต์ของเบตา-เอคโดไซนต่อสารมาคีสเตอโรน เอ

$$= \frac{\text{พื้นที่ใต้กราฟของเบตา-เอคโดไซน ในโครมาโตแกรม}}{\text{พื้นที่ใต้กราฟของมาคีสเตอโรน เอ มาตรฐาน}} \times 100$$

(หมายเหตุ การวิเคราะห์ปริมาณเบตา-เอคโดไซนทุกครั้ง ใช้ปริมาณสารมาตรฐานมาคีสเตอโรน เอ คงที่ คือ 65 ไมโครกรัมต่อ 10 ไมโครลิตร)

แบบที่ 2

รายงานเป็นค่าไมโครกรัมของเบตา-เอคโดไซน ซึ่งคำนวณได้จากเส้นกราฟมาตรฐาน (ภาคผนวกที่ 6 และ 7) เมื่อใช้สารมาตรฐานเบตา-เอคโดไซน ฉีดเข้าเครื่อง HPLC ด้วยวิธีการและสภาวะ เช่นเดียวกับการวิเคราะห์ปริมาณเบตา-เอคโดไซนในสารตัวอย่าง ใช้กับตัวอย่างส่วนใบและแคลลัสจากเนื้อเยื่อต้นไข่เน่า

2.16 การสกัดแยกเบตา-เอคโดโรซินจากเปลือกต้นไซ้เน่าเพื่อทำให้บริสุทธิ์บางส่วน

นำเปลือกต้นไซ้เน่าที่อบแห้งและบดละเอียดแล้ว 600 กรัม มาสกัดแยกสารบน เปอนจำพวกไซมัมออกโดยแช่ในเฮกเซน 2.5 ลิตร(แบ่งใส่ Erlenmeyer flask ขนาด 5 ลิตร 2 ใบ) เขย่าบน water bath อุณหภูมิ 60 °C เป็นเวลา 8 ชั่วโมง กรองชั้น เฮกเซนออก และสกัดด้วยเฮกเซนซ้ำอีกครั้ง เปลือกแห้งที่ผ่านการสกัดด้วยเฮกเซนแล้วนำไป ผึ่งให้แห้งแล้วจึงนำมาสกัดด้วยเอทานอล (กลั่น 1 ครั้ง) 3 ลิตร วิธีการเช่นเดียวกับ เฮกเซนแต่เพิ่มการสกัดเป็น 3 ครั้ง รวมชั้นเอทานอลจากการกรองทั้ง 3 ครั้ง ระเหยเอาตัว ทำละลายส่วนใหญ่ออกด้วยเครื่องระเหยสารแบบหมุน จนเหลือเอทานอลประมาณ 150 มล. เติมน้ำลงในสารสกัด 200 มล. และทำการสกัดสารเบตา-เอคโดโรซินด้วยนอร์มอลบิวทานอล ครั้งละ 100 มล. ทำใน separatory funnel ขนาด 500 มล. รวม 5 ครั้ง นำชั้น นอร์มอลบิวทานอลมาระเหยเอาตัวทำละลายส่วนใหญ่ออก ด้วยเครื่องระเหยสารแบบหมุน และ นำไปบดคั่วในค้อนที่อุณหภูมิ 60 °C จนแห้ง ชั่งน้ำหนัก นำสารสกัดที่แห้งแล้วละลายด้วย เมทานอล 15 มล. เติมซิลิกาเจล Art. 7729 คลุกผสมกับสารสกัดให้ทั่ว นำไปใส่ตอมบน คอลัมน์ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 6.5 ซม. ที่บรรจุด้วยซิลิกา Art. 7734 ปริมาณ 300 กรัมและ ปิดผิวหน้าด้วยแมกนีเซียมซิลิเกต สูงประมาณ 2 ซม. จากนั้นปิดทับชั้นสารสกัดด้วยแมกนีเซียม ซิลิเกต ประมาณ 1 ซม. ชะผ่านด้วยคลอโรฟอร์ม 500 มล. คลอโรฟอร์ม-เมทานอล (95:5) 500 มล. คลอโรฟอร์ม-เมทานอล (90:10) 500 มล. และคลอโรฟอร์ม-เมทานอล(85:15) เก็บสารที่ผ่านคอลัมน์ไปตรวจสอบสารเบตา-เอคโดโรซิน เก็บส่วนที่มีสาร ไประเหยตัวทำละลายส่วนใหญ่ออกด้วยเครื่องระเหยแห้งแบบหมุน นำสารละลายเข้มข้นเก็บ ในห้องเย็นเพื่อให้ตกผลึก ชั่งน้ำหนักผลึกที่ได้