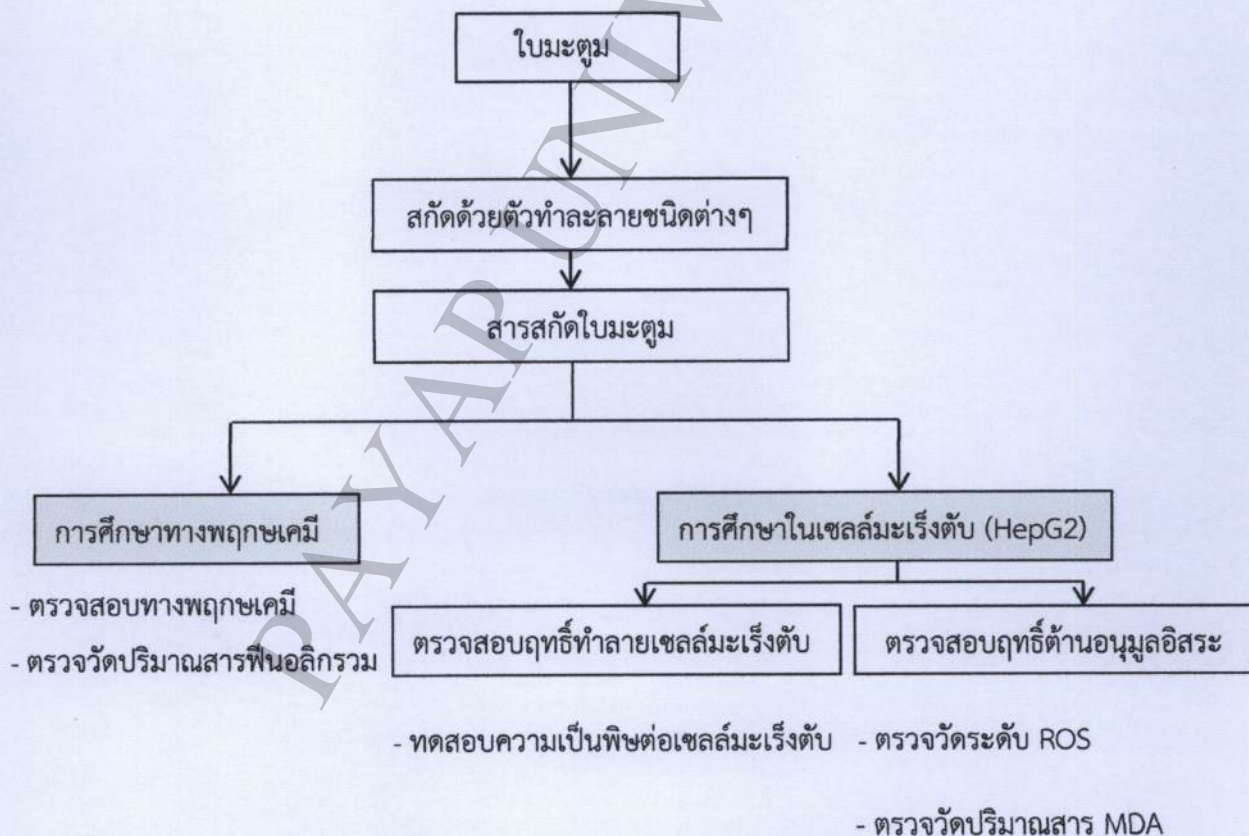


บทที่ 3

วิธีดำเนินการวิจัย

3.1 กรอบแนวความคิดของการวิจัย

โครงการวิจัยนี้ มุ่งเน้นศึกษาไบโอะเมตริกซึ่งเป็นพืชสมุนไพรที่พบในประเทศไทยที่มีฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระและมีฤทธิ์ทำลายเซลล์มะเร็งระดับ เพื่อนำไปประยุกต์ใช้ในการรักษาโรคมะเร็งระดับ ทั้งนี้เพื่อช่วยลดปริมาณการใช้จ่ายรักษาโรคมะเร็ง ลดค่าใช้จ่ายและผลข้างเคียงที่ไม่พึงประสงค์



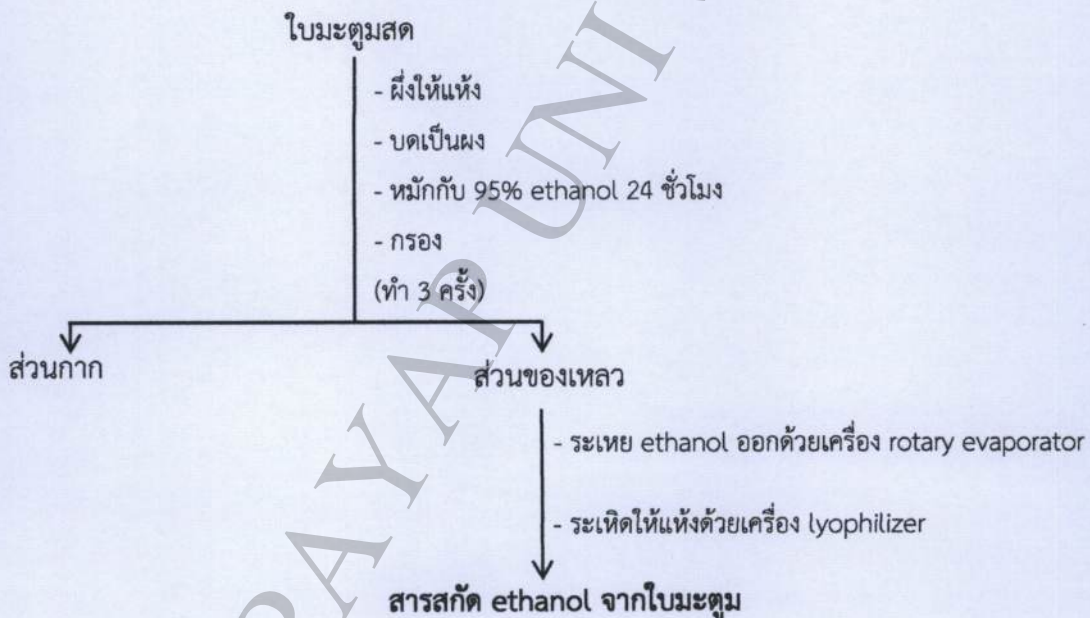
3.2 ระเบียบวิธีวิจัย

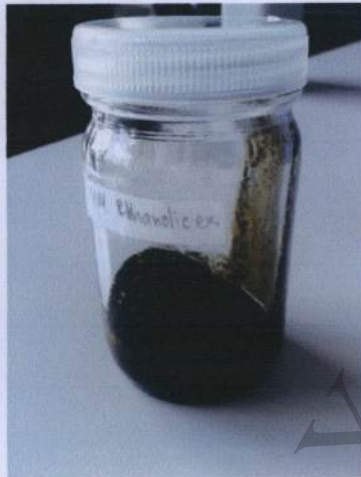
3.2.1 สืบค้นจากงานวิจัยทั้งในและต่างประเทศที่มีรายงานถึงฤทธิ์ยับยั้งการเพิ่มจำนวนของเซลล์มะเร็งและฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระของใบมะตูม

ทำการสืบค้นผลงานวิจัยทั้งในและต่างประเทศที่มีการรายงาน เพื่อหาข้อมูลถึงส่วนประกอบที่สำคัญในใบมะตูม, วิธีการสกัดที่เหมาะสม, ฤทธิ์ยับยั้งการเพิ่มจำนวนของเซลล์มะเร็งและฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระของใบมะตูม

3.2.2 การเตรียมสารสกัด

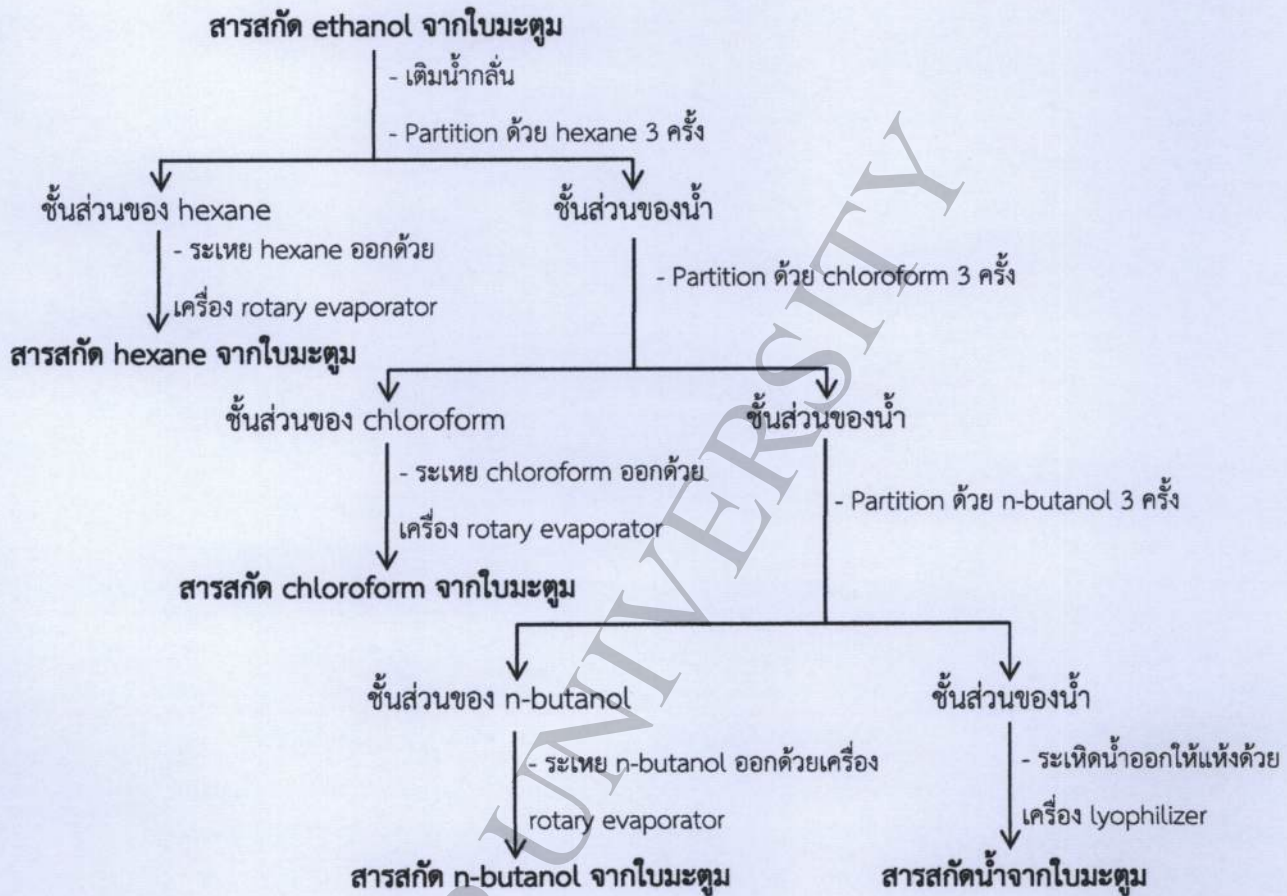
1) การเตรียมสารสกัดเอทานอลจากใบมะตูม



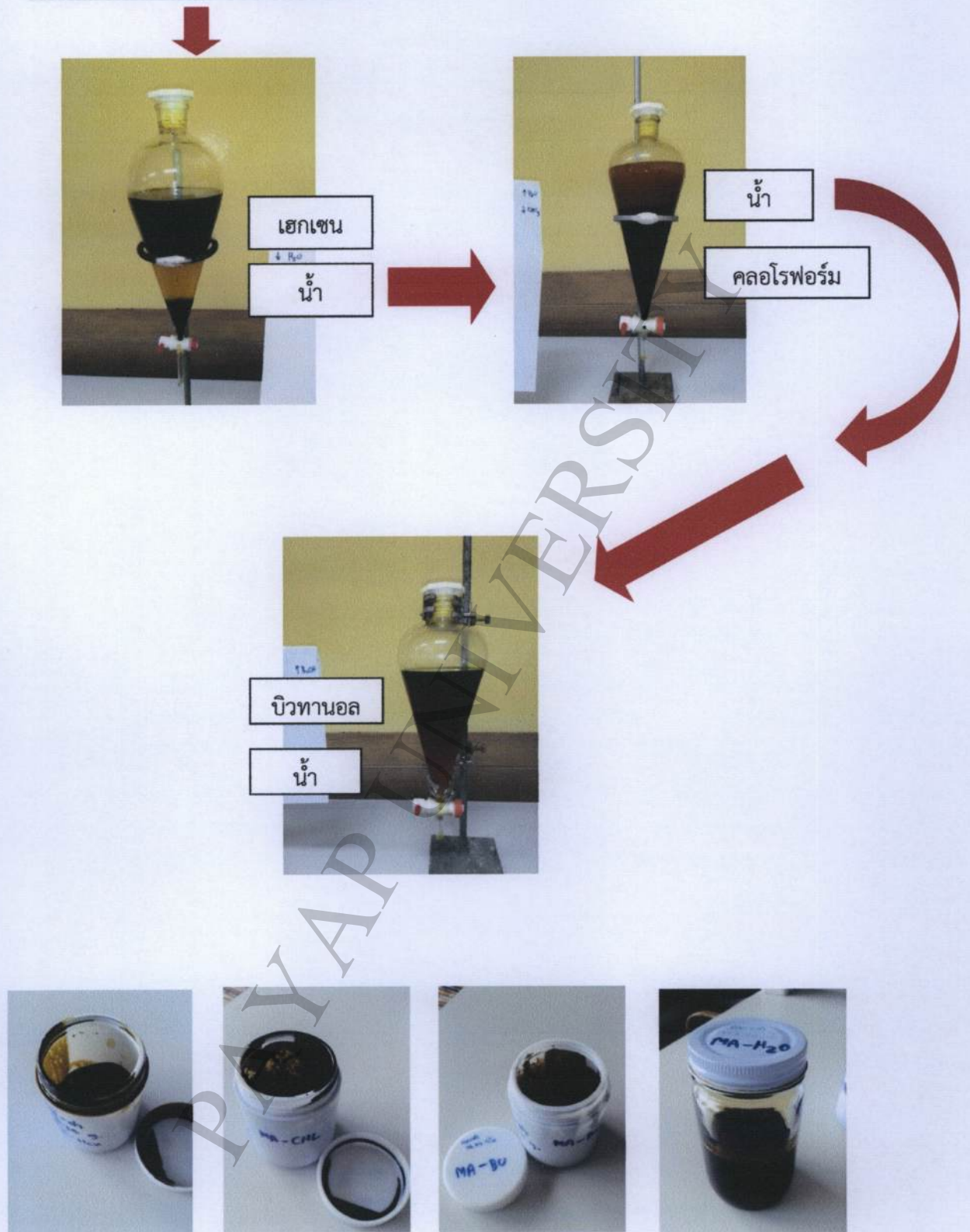


รูปที่ 3.1 ขั้นตอนการเตรียมสารสกัดเอทานอลจากใบมะตูม

2) การเตรียมสารสกัด fractions อื่นๆ จากใบมะตูม



สารสกัด ethanol จากใบมะตูม



รูปที่ 3.2 ขั้นตอนการเตรียมสารสกัดเฮกเซน, คลอโรฟอร์ม, บิวทานอล และน้ำจากใบมะตูม ตามลำดับ

3.2.3 การศึกษาทางพฤกษเคมีของสารสกัดใบมะตูม

1) การตรวจหาองค์ประกอบทางเคมีของสารสกัดใบมะตูม

(1) กลุ่ม alkaloids

- ชั่งผงใบมะตูมแห้งจำนวน 25 กรัม ต้มกับ 95% ethanol จำนวน 200 มิลลิลิตร ใน conical flask ขนาด 500 มิลลิลิตร บนหม้ออังไอน้ำนาน 1 ชั่วโมง ทิ้งให้เย็น ที่อุณหภูมิห้อง กรอง ล้างกากที่เหลือด้วย 95% ethanol ปริมาณพอเหมาะและ นำน้ำยาสกัด 95% ethanol ที่ได้มารวมกัน
- ระเหยน้ำยาสกัด 95% ethanol ที่ได้บนหม้ออังไอน้ำจนได้สารชั้นเหนียว
- เติมกรดเกลือเข้มข้น 2 นอร์มอล 20 มิลลิลิตร ลงไปในสารสกัดที่ได้ คน และอุ่น บนหม้ออังไอน้ำประมาณ 10 นาที เพื่อให้สาร alkaloid ละลายในกรดจนหมด และกรอง
- นำสารละลายที่ได้ไปตรวจสอบโดยน้ำยาทดสอบ alkaloid คือ Dragendorff's reagent (เตรียมโดยละลาย basic bismuth nitrate 0.85 กรัม ในน้ำ 40 มิลลิลิตร และ glacial acetic acid 10 มิลลิลิตร จากนั้นเติมสารละลายที่เตรียม โดยละลาย potassium iodide 8 กรัม ในน้ำ 20 มิลลิลิตร) เปรียบเทียบกับน้ำ กลั่น (blank) และน้ำยามาตรฐาน quinine sulfate solution สังเกตตะกอนที่เกิดขึ้น หากปรากฏตะกอนสีส้มแดงแสดงว่าพบสาร alkaloids

(2) กลุ่ม coumarins

การตรวจสอบโดยอาศัยปฏิกิริยาการเรืองแสง (Photo effect)

บดตัวอย่างใบมะตูมประมาณ 2 กรัม ใส่ใน Erlenmeyer flask ขนาด 100 มิลลิลิตร เติมน้ำกลั่น 7 มิลลิลิตรให้ขึ้น นำกระดาษกรองชุบสารละลาย 20% NaOH ปิดปาก Erlenmeyer flask ให้สนิท นำ Erlenmeyer flask ไปแช่ในหม้ออังไอน้ำ 5

นาที่ ถอดกระดาษกรองออกวางในกระจกนาฬิกา นำไปส่องภายใต้รังสีอัลตราไวโอเล็ตความยาวคลื่น 365 นาโนเมตร อนุพันธ์ของ coumarins เช่น umbelliferone, esculetin, scopoletin จะเรืองแสงสีฟ้า ส่วน coumarin เองจะเรืองแสงสีเขียวอมเหลือง

(3) กลุ่ม flavonoids

- บดผงใบมะตูมแห้ง 3 กรัม ในโกร่งกับ petroleum ether 15 มิลลิลิตร บดซ้ำจนไม่มีสีออกมาในชั้นของ petroleum ether
- บดกากที่ได้กับ 80% ethanol 30 มิลลิลิตร กรองเก็บ filtrate ที่ได้ไปทดสอบ
- แบ่งสารละลายเก็บไว้เป็น blank

การตรวจสอบ flavonoids

- Cyanidin reaction ใช้ตรวจ gamma-benzopyrone nucleus
 ถ่ายสารสกัด 1 มิลลิลิตร ลงในหลอดทดลอง ใส่วงหลอดแมกนีเซียม 3-4 อัน (0.1 กรัม) แล้วจึงเติม conc. HCl 10 หยด สังเกตสีส้มถึงแดงที่เกิดขึ้น (shinoda test) ที่ให้หลอดทดลองเย็น เจือจางด้วยน้ำปริมาตรเท่าตัว เติม octyl alcohol 1 มิลลิลิตร เขย่าและตั้งทิ้งไว้ให้แยกชั้น สังเกตสีแต่ละชั้นและบันทึกผล
 - พวก flavonol, flavonol และ xanthone ให้สีแดงถึงม่วง
 - พวก flavones, chalcone และ aurone ให้สีส้ม

(4) กลุ่ม tannins

การเตรียมน้ำยาสกัด

ชั่งตัวอย่างใบมะตูมประมาณ 5 กรัม ใส่ในบีกเกอร์ เติมน้ำลงไปประมาณ 100 มิลลิลิตร นำมาต้มจนเดือด ตั้งทิ้งไว้ให้เย็นและนำไปกรอง เก็บน้ำยาสกัดที่กรองได้ เพื่อนำไปใช้ในการทดสอบต่อไป

การตรวจสอบ tannins

แบ่งน้ำยาที่สกัดได้ ใส่ในหลอดทดลอง หลอดละ 1 มิลลิลิตร แล้วเติมน้ำกลั่น จนครบ 6 มิลลิลิตร หยดน้ำยาที่ใช้ทดสอบในข้อ 1-4 ลงไป 2-10 หยด สังเกตสีและตะกอนที่เกิดขึ้น

1. 0.5% gelatin solution
2. 1% lead acetate solution
3. 1% quinine sulfate solution
4. Ferric chloride T.S.

หากปรากฏสีเขียวดำหรือน้ำเงินดำแสดงว่าพบ tannins

2) การตรวจวัดปริมาณสารฟีนอลิกรวม (Total phenolic compounds)

ตรวจวัดหาปริมาณสารฟีนอลิกรวมโดยวิธีการ Folin-Ciocalteu method ใช้ น้ำยา Folin-Ciocalteu ที่ประกอบด้วยสาร phosphomolybdic acid/phosphotungstic acid ถูกรีดิวซ์ด้วยสารกลุ่มโพลีฟีนอลิกภายใต้สภาวะที่เป็นด่าง ให้เปลี่ยนเป็นสารผลิตภัณฑ์สีน้ำเงิน (molybdenum-blue/tungsten blue product) โดยทำการทดสอบดังนี้

น้ำยาเคมี/สารทดสอบ	Blank	สารมาตรฐาน	สารทดสอบ
น้ำกลั่น (มิลลิลิตร)	0.5	0.4	0.4
สารละลาย gallic acid (มิลลิลิตร)	-	0.1	-
สารละลายตัวอย่าง (มิลลิลิตร)	-	-	0.1
น้ำยา Folin-Ciocalteu (มิลลิลิตร)	0.1	0.1	0.1
สารละลาย 7% sodium carbonate (มิลลิลิตร)	1.0	1.0	1.0
<p>เขย่าให้ผสมกันดี ตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องนาน 30 นาที แล้วนำสารผลิตภัณฑ์สีน้ำเงินที่ได้ไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 650 นาโนเมตร</p>			

คำนวณหาปริมาณสารฟีนอลิกรวมจากกราฟมาตรฐานที่สร้างขึ้นจากกรดแกลลิก (gallic acid) ที่ความเข้มข้นต่างๆ และแสดงค่าปริมาณสารฟีนอลิกรวมเป็นมิลลิกรัมสมมูลของกรดแกลลิก/กรัมของสารสกัด (mg gallic acid equivalent (mg GAE)/กรัมของสารสกัด)

3.2.4 การศึกษาในเซลล์มะเร็งตับ

1) การเพาะเลี้ยงเซลล์มะเร็งตับ

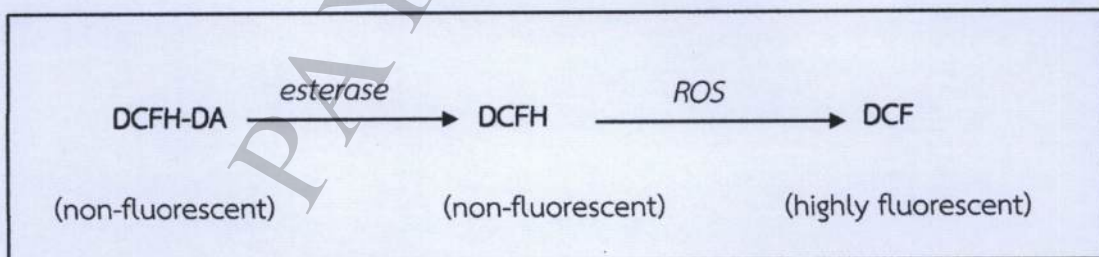
เซลล์มะเร็งตับที่ใช้ในการตรวจสอบ คือ human hepatocellular carcinoma cell line (HepG2 cell) โดยการเพาะเลี้ยงเซลล์มะเร็งตับเริ่มจากการเพิ่มจำนวนเซลล์ในขวดเพาะเชื้อ เพาะเลี้ยงเซลล์มะเร็งตับในอาหารเลี้ยงเซลล์ชนิด Dulbecco's Modified Eagle ที่ประกอบด้วย penicillin-streptomycin 100 IU/ml และ fetal bovine serum 10% (v/v) เป็นเวลา 3-7 วัน ในตู้ควบคุมอุณหภูมิที่ 37 องศาเซลเซียส และ CO₂ 5% จนกว่าจะได้ปริมาณเซลล์ที่เจริญเติบโตเต็มที่ (70-80% confluent)

2) การศึกษาความเป็นพิษของสารสกัดใบมะตูมต่อเซลล์มะเร็งตับ

ในการทดลองนี้จะศึกษาความเป็นพิษของสารสกัดใบมะตูมต่อเซลล์มะเร็งตับ ด้วยวิธี MTT assay โดยมีหลักการคือ สาร MTT (3-(4,5-dimethylthiazolyl-2-yl)-2,5-diphenyltetrazolium bromide) จะถูกรีดิวซ์ได้โดยเซลล์ที่มีชีวิต ทำให้เกิดผลิตภัณฑ์เป็นผลึกสีม่วง formazan ซึ่งสามารถละลายได้ใน dimethyl sulfoxide (DMSO) จากนั้นนำสารละลายไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่นช่วง 500-600 นาโนเมตร เพื่อนำไปหาการมีชีวิตรอดของเซลล์ โดยจะทำการ incubate เซลล์มะเร็งตับจำนวน 3,000 cells/well ด้วยสารสกัดใบมะตูมที่ความเข้มข้นต่างๆ (0-200 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ในตู้ควบคุมอุณหภูมิที่ 37 °C และ 5% CO₂ การทดสอบจะทำซ้ำกัน 3 ครั้งในแต่ละการทดลอง และทำทั้งสิ้น 3 การทดลอง เพื่อวิเคราะห์ค่าความเข้มข้นที่ทำให้เซลล์ตาย 50% (inhibition concentration ที่ 50% ; IC₅₀)

3) การตรวจวัดระดับ ROS ในเซลล์ด้วยวิธี dichlorofluorescein fluorescent technique

เอนไซม์เอสเทอเรส (esterase) ในเซลล์ที่มีชีวิตจะไฮโดรไลซ์สาร 2'-7'-dichlorofluorescein diacetate (DCFH-DA) ที่แพร่ซึมเข้าไปในเซลล์ให้กลายเป็นสาร 2'-7'-dichlorofluorescein (DCFH) ก่อน จากนั้นอนุมูลอิสระที่มีอยู่ภายในเซลล์จะออกซิไดซ์สาร DCFH ให้กลายเป็นสาร oxidized dichlorofluorescein (DCF) ที่มีคุณสมบัติเรืองแสงได้ ซึ่งความเข้มของการเรืองแสงจะเป็นสัดส่วนโดยตรงกับปริมาณอนุมูลอิสระที่มีอยู่ในเซลล์ แสดงค่าที่ได้เป็น fluorescence intensity (FI) unit



ในการวิเคราะห์จะเพาะเลี้ยงเซลล์มะเร็งระดับจำนวน 5,000 cells/well ใน 96-well plate จากนั้นเติมสารสกัดใบมะตูมที่ความเข้มข้นต่างๆ ลงไป (0-20 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร) ตั้งทิ้งไว้ในตู้บ่ม 5% CO₂ อุณหภูมิ 37 °C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง จากนั้นล้างและเติมสาร DCFH-DA ความเข้มข้น 10 ไมโครโมลาร์ลงไป ตั้งทิ้งไว้ในตู้บ่ม 5% CO₂ อุณหภูมิ 37 °C เป็นเวลา 30 นาที ล้าง หลังจากนั้นเหนี่ยวนำให้เซลล์เกิดสารอนุมูลอิสระด้วยสาร hydrogen peroxide (H₂O₂) ความเข้มข้น 125 ไมโครโมลาร์และบ่มไว้ในตู้บ่ม 5% CO₂ อุณหภูมิ 37 °C เป็นเวลา 30 นาที นำไปวัดการเรืองแสงของเซลล์ด้วยเครื่องสเปกโตรฟลูออโรมิเตอร์ (spectrofluorometer) โดยใช้ความยาวคลื่นกระตุ้น (excitation wavelength) เท่ากับ 485 นาโนเมตร และความยาวคลื่นฟลูออเรสเซนซ์ (emission wavelength) เท่ากับ 530 นาโนเมตร และคำนวณค่าที่วัดออกมาเป็น Fluorescence intensity (FI) unit

4) การวัดปริมาณสารมาลอนไดอัลดีไฮด์

สารมาลอนไดอัลดีไฮด์ (malondialdehyde, MDA) เป็นสารผลิตภัณฑ์ที่เกิดขึ้นจากปฏิกิริยาออกซิเดชันของกรดไขมันที่เรียกว่าปฏิกิริยาลิพิดเปอร์ออกซิเดชัน (lipid peroxidation) โดยกลุ่มสารประกอบออกซิเจนไวต่อปฏิกิริยา (reactive oxygen species, ROS) และสามารถทำปฏิกิริยากับกรดไธโอบาบิวริก (thiobabutyric acid, TBA) ที่อุณหภูมิสูงเกิดเป็นสารประกอบเชิงซ้อน MDA-TBA complex หรือ thiobabutyric acid-reactive substance (TBARS) ซึ่งมีสีชมพูอมส้มและมีค่าการดูดกลืนแสงสูงสุดที่ความยาวคลื่น 532 นาโนเมตร

ในการทดลองจะเพาะเลี้ยงเซลล์มะเร็งระดับจำนวน 1,000,000 cells/well ใน 6-well plate จากนั้นเติมสารสกัดใบมะตูมที่ความเข้มข้นต่างๆ ลงไป บ่มไว้ในตู้บ่ม 5% CO₂ อุณหภูมิ 37 °C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ล้างและทำการแตกเซลล์นำไปปั่นเหวี่ยงที่ความเร็ว 12,000 rpm อุณหภูมิ 4 °C เป็นเวลา 15 นาที จากนั้นเก็บส่วน supernatant เพื่อวัดหาปริมาณโปรตีนรวม และส่วน pellet นำไปทำปฏิกิริยากับกรดไธโอบาบิวริกที่อุณหภูมิสูง และนำไปวัดหาปริมาณสารประกอบเชิงซ้อน MDA-TBA complex หรือ thiobabutyric acid-reactive substance (TBARS) ด้วยเครื่อง UV-Vis spectrophotometer ที่ความ

ยาวคลื่น 532 นาโนเมตร

5) การวิเคราะห์ข้อมูล

ผลเชิงปริมาณถูกแสดงค่าเป็น $\text{mean} \pm \text{SEM}$ ค่าสถิติที่ใช้ในการวิเคราะห์ข้อมูล ได้แก่ One-way ANOVA และ Newman-Keul Test เพื่อใช้ในการเปรียบเทียบความแตกต่างระหว่างกลุ่มทดลอง ซึ่งค่า $p < 0.05$ แสดงถึงนัยสำคัญทางสถิติ

PAYAP UNIVERSITY