

### บทที่ 3 ระเบียบวิธีการวิจัย

งานวิจัยนี้เพื่อทำการเตรียมสารสกัดไลโคปีนจากมะเขือเทศ และเตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุงที่มีความคงสภาพ จากนั้นนำสารสกัดไลโคปีนมาทำการกักเก็บด้วยอนุภาคนำส่งแบบถุงเพื่อศึกษาเปรียบเทียบประสิทธิภาพฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระในหลอดทดลอง (In vitro) ของสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บและที่ไม่ได้กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุง

วิธีวิจัยเริ่มจากการสกัดสารสำคัญจากมะเขือเทศด้วยวิธีการหมักแบบมาเชอเรนซ์ และนำมาทำการแยกสารรบกวนออกเพื่อให้ได้สารสกัดที่มีสารสำคัญไลโคปีนเข้มข้นขึ้นโดยใช้คอลัมน์โครมาโทกราฟีและตรวจสอบเอกลักษณ์สารสกัดไลโคปีนโดยใช้นิวเคลียร์แมกเนติกเรโซแนนซ์และแมสสเปกโตรเมทรีและวิเคราะห์หาปริมาณด้วย HPTLC พร้อมทั้งตรวจสอบความถูกต้องวิธีวิเคราะห์ HPTLC จากนั้นเตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุงจากสารแอสคอร์บิกแอซิด-6-พาล์มมิเตท และคอเลสเทอรอล โดยนำตำรับที่เตรียมได้มาทำการประเมินคุณลักษณะทางเคมีกายภาพและสภาพความคงตัว ซึ่งจากข้อมูลที่ได้นำมาทำการเลือกสูตรตำรับที่มีสภาพความคงตัวและนำมาทำการกักเก็บสารสกัดไลโคปีนในอนุภาคนำส่งแบบถุงเพื่อทำการศึกษาเปรียบเทียบความคงสภาพของสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บและไม่ได้กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงทางด้านฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระด้วยวิธี DPPH Assay

#### 3.1 เครื่องมือ อุปกรณ์ และสารเคมี

##### 3.1.1 เครื่องมือและอุปกรณ์

- 1) เครื่อง HPTLC, Camag<sup>®</sup> ประกอบด้วยเครื่องหยดสารอัตโนมัติ (Linomat 5) เครื่องเดนซิโตมิเตอร์ (Densitometer) และเครื่องคอมพิวเตอร์
- 2) เครื่องแมสสเปกโตรมิเตอร์ (Mass spectrometer, MicrOTOF, Bruker Daltonics, USA)
- 3) เครื่องนิวเคลียร์แมกเนติกเรโซแนนซ์สเปกโตรมิเตอร์ (Nuclear magnetic resonance spectrometer, Fourier 300, Bruker, USA)
- 4) เครื่องเขย่าสารด้วยคลื่นความถี่สูง (Ultrasonic bath 40 Hertz (Hz), Branson<sup>®</sup> 2510, USA)
- 5) เครื่องยูวีวิสิเบิลสเปคโตรโฟโตมิเตอร์ (UV-VIS Spectrophotometer V-630, Jasco, Japan)
- 6) เครื่องกลั่นระเหยระบบสุญญากาศแบบหมุน (Rotary evaporator, Heizbad HB digit, Heidolp<sup>®</sup>, Germany)
- 7) เครื่องวัดอนุภาค (รุ่น Delsa<sup>™</sup> Nano C, Particle analyzer, Beckman Coulter, Japan)
- 8) กล้องจุลทรรศน์แบบส่องผ่าน (Transmission electron microscope : TEM, Technai, Netherland)
- 9) กล้องจุลทรรศน์ชนิดแสงโพลาไรซ์ (Polarized light microscope, Nikon<sup>®</sup>, Japan)
- 10) เครื่องอินฟราเรดสเปคโตรมิเตอร์ (Fourier Transform Infrared Spectrometer : FT-IR, รุ่น Spectrum 100, PerkinElmer<sup>®</sup>, USA)

- 11) เครื่องปั่นเหวี่ยง (รุ่น UNIVERSAL 320 R, Hettich<sup>®</sup>, Germany)
- 12) เครื่องคนผสมชนิดแม่เหล็ก (Magnetic stirrer) (รุ่น MR 3001, Heidolph<sup>®</sup>, Germany)
- 13) ตู้อบลมร้อน (Hot air oven) (รุ่น 800, K.K. Scientific Co., Ltd.)
- 14) ตู้เย็น
- 15) ตู้แช่แข็ง
- 16) เครื่องชั่ง 2 ตำแหน่ง (Sartorius<sup>®</sup>, Germany)
- 17) เครื่องชั่ง 4 ตำแหน่ง (Mettler<sup>®</sup>, Switzerland)
- 18) ไมโครปิเปต (Micropipette)
- 19) บีกเกอร์ (Beaker) ขนาด 50, 100, 250, 400, 600, 1000 ml
- 20) ขวดแก้วสีขาขนาด 5 ลิตร
- 21) กระจกบอทดวง (Cylinder) ขนาด 10, 50, 100 ml
- 22) ขวดปรับปริมาตร (Volumetric flask) ขนาด 5, 10, 25 ml
- 23) ขวดก้นกลม (Round bottom flask) ขนาด 500 และ 1000 ml
- 24) กรวยกรอง (Funnel)
- 25) หลอดทดลอง (Test tube)
- 26) ที่วางหลอดทดลอง (Rack)
- 27) หลอดหยด (Dropper)
- 28) แท่งแก้วคน (Stirring rod)
- 29) กระดาษกรอง (Filter paper, Whatman no. 1)
- 30) แผ่น HPTLC aluminium sheet, Silica gel 60 F<sub>254</sub>, Merck<sup>®</sup>, Germany
- 31) แท็งค์แก้ว (Glass chamber)
- 32) คอลัมน์ ยาว 55 cm เส้นผ่าศูนย์กลาง 2 cm
- 33) สำลี
- 34) แผ่นอลูมิเนียมฟอยล์
- 35) ถาดสแตนเลส

### 3.1.2 วัสดุดิบและสารเคมี

- 1) มะเขือเทศสด จากตลาดสดในประเทศ
- 2) ก๊าซไนโตรเจน (Nitrogen gas)
- 3) คอเลสเตอรอล (Cholesterol, Fluka)
- 4) เซฟาเด็กซ์แอลเอช 20 (Sephadex<sup>®</sup> LH 20, Sigma-Aldrich)
- 5) ไดคลอโรมีเทน (Dichloromethane)
- 6) ไดเซทิลฟอสเฟต (Dicyetyl phosphate, Sigma-Aldrich)
- 7) 2,2-ไดฟีนิล-1-พิกริลไฮดราซึล (2,2-Diphenyl-1-picrylhydrazyl, Sigma-Aldrich)
- 8) เมทานอล (Methanol, Merck)
- 9) สารมาตรฐานไลโคปีน (Lycopene standard-L-9879, Sigma-Aldrich)
- 10) อะซีโตน (Acetone)
- 11) เอทิลอะซิเตท (Ethyl acetate)
- 12) เอทานอล (Ethanol)

- 13) แอสคอร์บิกแอซิด-6-ปาล์มิเตท (Ascorbic acid-6-palmitate, Sigma-Aldrich)
- 14) เฮกเซน (Hexane)
- 15) น้ำปราศจากไอออน (Deionized water)

### 3.2 วิธีการศึกษาวิจัย

#### 3.2.1 เตรียมสารสกัดไลโคปีนจากมะเขือเทศ

การเตรียมสารสกัดไลโคปีนจากมะเขือเทศ ตามขั้นตอนดังนี้

##### 1) การเตรียมมะเขือเทศ

นำมะเขือเทศสดมาล้างด้วยน้ำให้สะอาด เช็ดให้แห้ง นำมาแยกเอาส่วนหัวสีเขียวและแกนสีขาวออกทำให้เป็นชิ้นเล็กขนาดประมาณ 1x1 เซนติเมตร บันทึกรับน้ำหนักสด นำไปอบให้แห้งที่อุณหภูมิ 65-70 °C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ชั่งน้ำหนักแห้ง

##### 2) ทำการหมักมะเขือเทศแห้งด้วยการหมักแบบมาเชอเรนซ์

นำมะเขือเทศแห้งที่เตรียมได้จากข้อ 1) ใส่ในขวดแก้วสีชา เติมตัวทำละลายเอทิลอะซิเตทในอัตราส่วน 1:10 (w/v) และเก็บไว้ในที่มืด ไม่ให้ถูกแสง ประมาณ 7 วัน หรือสังเกตว่าสารละลายเป็นสีส้มแดงเข้ม ทำการกรองแยกสารสกัดเอทิลอะซิเตทออกจากกากมะเขือเทศโดยกรองผ่านกระดาษกรอง

นำสารสกัดมะเขือเทศในเอทิลอะซิเตทมาทำให้เข้มข้นขึ้นโดยแยกตัวทำละลายเอทิลอะซิเตท ออกด้วยเครื่องกลั่นระเหยระบบสุญญากาศแบบหมุน ที่อุณหภูมิ 45 °C ความดัน 270 บาร์ ความเร็ว 60 รอบต่อนาที (ภาพที่ 5) หลังจากตัวทำละลายระเหยหมดแล้วให้นำสารสกัดมะเขือเทศเก็บไว้ในที่มืดอุณหภูมิ -4 °C เพื่อไปทำการแยกสารรบกวนดังข้อ 3)

ภาพที่ 5 การแยกสารละลายเอทิลอะซิเตทออกจากสารสกัดจากมะเขือเทศด้วยเครื่องกลั่นระเหยระบบสุญญากาศแบบหมุน



##### 3) การแยกสารรบกวนจากสารสกัดมะเขือเทศด้วยคอลัมน์โครมาโทกราฟี

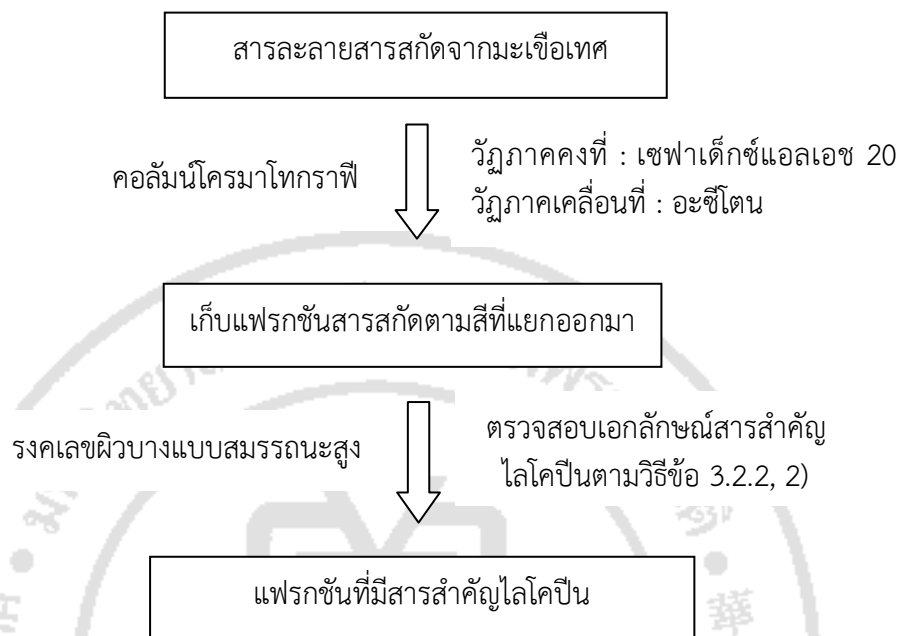
นำสารสกัดมะเขือเทศที่ได้จากข้อ 2 มาแยกสารรบกวนด้วยวิธีคอลัมน์โครมาโทกราฟี โดยใช้เซฟาเด็กซ์แอลเอช 20 ขนาดอนุภาค 25-100  $\mu\text{m}$  เป็นวัฏภาคคงที่ซึ่งบรรจุลงในคอลัมน์แก้วความยาว 55 cm เส้นผ่าศูนย์กลาง 2 cm โดยให้ความสูงของวัฏภาคคงที่ประมาณ 30 cm วัฏภาคเคลื่อนที่คือ อะซิโตน ดังภาพที่ 6

ภาพที่ 6 การทำคอลัมน์โครมาโทกราฟี



ทำการละลายสารสกัดมะเขือเทศเข้มข้นด้วยอะซิโตนจนกระทั่งละลายหมดแล้วค่อย ๆ เทสารละลายสกัดมะเขือเทศลงในคอลัมน์ที่เตรียมไว้จนกระทั่งหมด จากนั้นค่อย ๆ เติมอะซิโตนลงในคอลัมน์โดยรักษาให้ระดับสูงกว่าผิวหน้าของวัฏภาคคงที่เล็กน้อย ทำการเก็บสารละลายที่ถูกชะออกมาจากคอลัมน์ ให้ทำการเก็บสารเป็นส่วน ๆ เรียกสารที่เก็บแยกแต่ละส่วนว่า แพรกชัน (Fraction) และเนื่องจากสารสกัดมะเขือเทศเป็นสารมีสี จึงทำให้สามารถสังเกตสีของสารที่ถูกชะออกมาจากคอลัมน์ได้ จึงทำการเก็บสารตามสีที่แยกออกมา และนำสารแพรกชันแต่ละสีไปทำการตรวจสอบเอกลักษณ์สารสำคัญไลโคปีนตามวิธีข้อ 3.2.2, 2) จากผลที่ได้ให้ทำการรวบรวมแพรกชันที่พบสารสำคัญไลโคปีน (แผนภูมิที่ 2) เพื่อนำไปทำการตรวจวิเคราะห์หาปริมาณสารสำคัญไลโคปีนด้วยเทคนิค HPTLC (ภาพที่ 7)

## แผนภูมิที่ 2 การแยกสารสำคัญไลโคปีนจากสารสกัดมะเขือเทศด้วยเทคนิคคอลัมน์โครมาโทกราฟี



ภาพที่ 7 เครื่องรงคเลขผิวบางแบบสมรรถนะสูง



### 3.2.2 ตรวจสอบเอกลักษณ์และวิเคราะห์หาปริมาณสารสำคัญไลโคปีนด้วยรงคเลขผิวบางแบบสมรรถนะสูง

นำแฟรกชันสารสกัดตามสีที่ได้จากการแยกด้วยคอลัมน์โครมาโทกราฟี มาทำการตรวจสอบเอกลักษณ์สารสำคัญไลโคปีนด้วยเทคนิค HPTLC โดยวิธี External standard technique โดยทำการตรวจวิเคราะห์สารสำคัญไลโคปีน ตามขั้นตอนดังนี้คือ

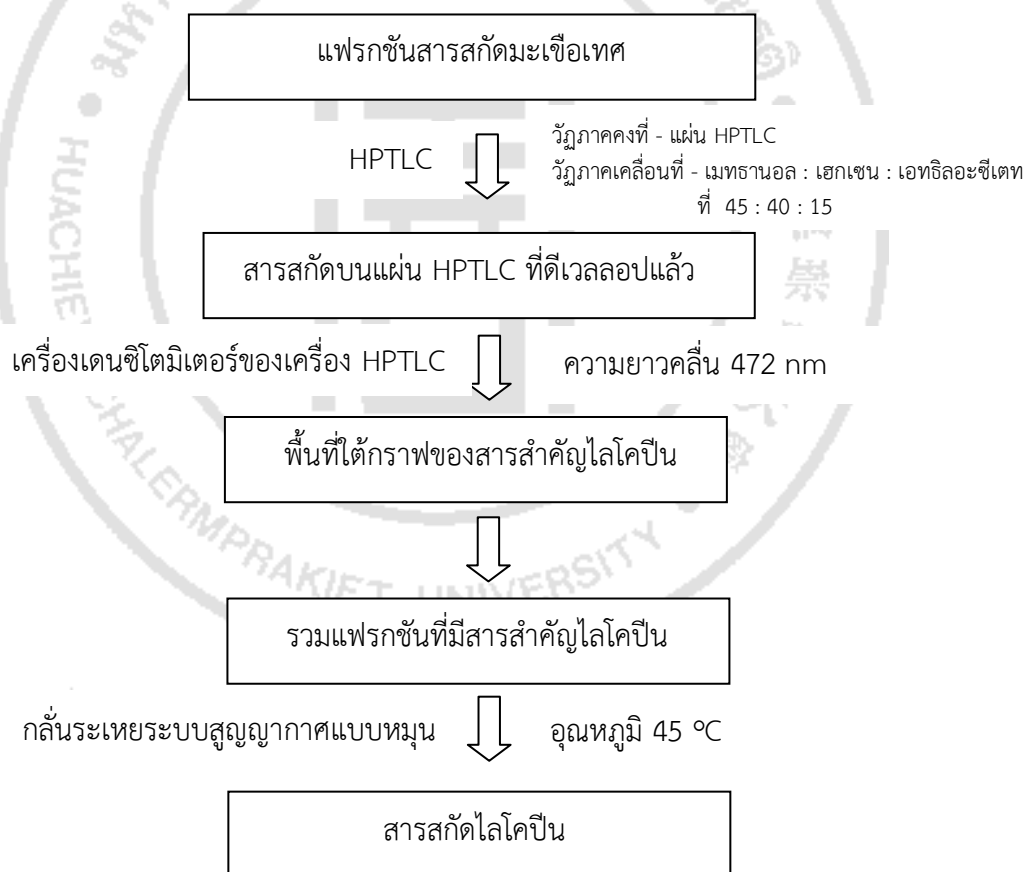
#### 1) วิทยาภาคเคลื่อนที่ (Mobile phase) ที่เหมาะสม

นำสารมาตรฐานไลโคปีนและสารสกัดมะเขือเทศ streak ลงบนแผ่น HPTLC ด้วยเครื่องหยดสารอัตโนมัติในปริมาณแถบละ  $1 \mu\text{l}$  โดยแต่ละแถบมีความกว้าง  $0.6 \text{ cm}$  แล้วนำแผ่น HPTLC มาใส่ในแท็งค์แก้วเพื่อทำการดีเวลลอป โดยระบบของวิทยาภาคเคลื่อนที่ ได้แก่ เมทธานอล:เฮกเซน:เอทิลอะซีเตท อัตราส่วน 45:40:15 จากนั้นนำแผ่น HPTLC ที่ดีเวลลอปแล้วไปตรวจสอบค่าพื้นที่ที่ได้พิกด้วยเครื่องเดนซิโตมิเตอร์ของเครื่อง HPTLC ที่ความยาวคลื่น  $472 \text{ nm}$  รายงานผลเป็นค่า Relative front ( $R_f$ )

## 2) การตรวจหาองค์ประกอบไลโคปีนในแฟรกชันที่ได้จากคอลัมน์โครมาโทกราฟี

ทำการตรวจหาองค์ประกอบไลโคปีนในแฟรกชันที่ได้จากคอลัมน์โครมาโทกราฟีโดยการนำแฟรกชันสารสกัดมะเขือเทศ มาทำการ streak ลงบนแผ่น HPTLC ด้วยเครื่องหยดสารอัตโนมัติ ที่ปริมาณ 1  $\mu\text{l}$  โดยแต่ละแถบมีความกว้าง 0.6 cm แล้วนำแผ่น HPTLC มาทำการตีเวลลอปในแท็งค์แก้ว ด้วยระบบวิภาคเคลื่อนที่ เมทธานอล:เฮกเซน:เอทิลอะซิเตท อัตราส่วน 45:40:15 หลังการตีเวลลอป นำแผ่น HPTLC ไปตรวจสอบค่าพื้นที่ใต้พีคด้วยเครื่องเดนซิโตมิเตอร์ของเครื่อง HPTLC ที่ความยาวคลื่น 472 nm นำแฟรกชันที่มีสารสำคัญไลโคปีนเป็นองค์ประกอบมารวมกันแล้วนำไปทำให้เข้มข้นขึ้นด้วยเครื่องกลั่นระเหยระบบสุญญากาศแบบหมุน เก็บสารสกัดไลโคปีนใส่ขวดสีชาที่อุณหภูมิ  $-4^{\circ}\text{C}$  เพื่อนำไปตรวจหาปริมาณไลโคปีนด้วยวิธี HPTLC ต่อไป (แผนภูมิที่ 3)

แผนภูมิที่ 3 การตรวจเอกลักษณ์สารสำคัญไลโคปีนด้วย HPTLC



## 3) การตรวจวิเคราะห์หาปริมาณสารสำคัญไลโคปีนในสารสกัดมะเขือเทศ

ทำการวิเคราะห์หาปริมาณสารสำคัญไลโคปีน โดยทำตามขั้นตอนดังนี้

### i) การเตรียมสารละลายมาตรฐาน (Standard solutions)

เตรียมสารละลายมาตรฐานไลโคปีนในอะซิโตนให้มีความเข้มข้น 0.30 mg/ml ทำการ streak สารละลายมาตรฐานไลโคปีนลงบนแผ่น HPTLC ด้วยเครื่องหยดอัตโนมัติ ในปริมาณแตกต่างกัน 5 ระดับ คือ 0.6, 1.2, 1.8, 2.4 และ 3.0  $\mu\text{g}$  ตามลำดับ โดยแต่ละแถบมีความกว้าง 0.6 cm แต่ละระดับปริมาณ streak ซ้ำ 3 ครั้ง จากนั้นนำแผ่น HPTLC ไปตีเวลลอปในแท็งค์แก้ว ด้วยวัฏภาคเคลื่อนที่

เมทธานอล:เฮกเซน:เอทิลอะซิเตท ที่ 45:40:15 หลังการดีเวลลอปนำแผ่น HPTLC ไปตรวจสอบค่าพื้นที่ใต้พีคด้วยเครื่องเดนซิโตมิเตอร์ของเครื่อง HPTLC ที่ความยาวคลื่น 472 nm

ii) การหาสมการจากการสร้างกราฟมาตรฐาน

นำค่าเฉลี่ยของพื้นที่ใต้พีคทั้ง 5 ระดับมาสร้างกราฟมาตรฐานระหว่างปริมาณของสารละลายมาตรฐานไลโคปีนกับพื้นที่ใต้พีค ได้สมการจากการสร้างกราฟมาตรฐาน

iii) การวิเคราะห์หาปริมาณสารสำคัญไลโคปีนในสารสกัดมะเขือเทศ

นำสารสกัดมะเขือเทศที่ได้มา streak ลงบนแผ่น HPTLC ด้วยเครื่องหยดอัตโนมัติ ในปริมาณ 0.3, 0.4 และ 0.5  $\mu\text{l}$  โดยแต่ละแถบมีความกว้าง 0.6 cm แต่ละระดับปริมาณ streak ซ้ำ 3 ครั้ง จากนั้นนำแผ่น HPTLC ไปดีเวลลอปในแท็งค์แก้ว ด้วยวัฏภาคเคลื่อนที่ เมทธานอล:เฮกเซน:เอทิลอะซิเตท ที่ 45:40:15 หลังการดีเวลลอป นำแผ่น HPTLC ไปตรวจสอบค่าพื้นที่ใต้พีคด้วยเครื่องเดนซิโตมิเตอร์ของเครื่อง HPTLC ที่ความยาวคลื่น 472 nm โดยนำค่าเฉลี่ยของพื้นที่ใต้พีคมาทำการคำนวณปริมาณของสารสำคัญไลโคปีนในสารสกัดมะเขือเทศจากสมการของกราฟมาตรฐาน

### 3.2.3 ตรวจสอบความถูกต้องของวิธีวิเคราะห์รงคเลขฉิวบางแบบสมรรถนะสูง

การตรวจสอบความถูกต้อง ความเหมาะสมของวิธีวิเคราะห์ที่ใช้เพื่อให้แน่ใจว่าผลการวิเคราะห์ที่ได้มีความน่าเชื่อถือ โดยมีการวิเคราะห์ดังนี้

#### 1) ความจำเพาะเจาะจง (Selectivity)

การทดสอบความจำเพาะเจาะจงเป็นการประเมินการวิเคราะห์ว่าสภาวะที่ใช้สามารถวิเคราะห์สารสำคัญไลโคปีนจากสารสกัดมะเขือเทศ ทำการวิเคราะห์โดยนำสารมาตรฐานไลโคปีนและสารสกัดไลโคปีนจากมะเขือเทศ streak ลงบนแผ่น HPTLC ด้วยเครื่องหยดสารอัตโนมัติ ในปริมาณแถบละ 1  $\mu\text{l}$  โดยแต่ละแถบมีความกว้าง 0.6 cm แล้วนำแผ่น HPTLC มาทำการดีเวลลอปในแท็งค์แก้วด้วยระบบของวัฏภาคเคลื่อนที่ เมทธานอล:เฮกเซน:เอทิลอะซิเตท อัตราส่วน 45:40:15 จากนั้นนำแผ่น HPTLC ที่ดีเวลลอปแล้วไปตรวจสอบค่าพื้นที่ใต้พีคด้วยเครื่องเดนซิโตมิเตอร์ของเครื่อง HPTLC ที่ความยาวคลื่น 472 nm รายงานค่า Relative front ( $R_f$ )

#### 2) ความเป็นเส้นตรงหรือความสัมพันธ์เชิงเส้น (Linearity)

การหาความสัมพันธ์เชิงเส้นเป็นการทดสอบโดยการหาความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของสารมาตรฐานไลโคปีนกับพื้นที่ใต้พีค นำมาสร้างกราฟมาตรฐาน ทำให้ได้กราฟมาตรฐานของไลโคปีน ซึ่งค่าความสัมพันธ์เชิงเส้นแสดงด้วยค่าสัมประสิทธิ์สหสัมพันธ์ (Correlation coefficient:  $r$ ) โดยเกณฑ์การยอมรับค่า  $r$  ในการวิเคราะห์ทางเภสัชกรรมมีค่ามากกว่าหรือเท่ากับ 0.998 (Ferenczi-Fodor et al. 2001)

การวิเคราะห์ทำโดยเตรียมสารละลายมาตรฐานไลโคปีนในอะซิโตนให้มีความเข้มข้น 0.30 mg/ml ทำการ streak สารละลายมาตรฐานไลโคปีนลงบนแผ่น HPTLC ด้วยเครื่องหยดอัตโนมัติ ในปริมาณแตกต่างกัน 5 ระดับ คือ 0.6, 1.2, 1.8, 2.4 และ 3.0  $\mu\text{g}$  ตามลำดับ โดยแต่ละแถบมีความกว้าง 0.6 cm แต่ละระดับปริมาณ streak ซ้ำ 3 ครั้ง จากนั้นนำแผ่น HPTLC ไปดีเวลลอปในแท็งค์แก้วด้วยระบบของวัฏภาคเคลื่อนที่ เมทธานอล:เฮกเซน:เอทิลอะซิเตท อัตราส่วน 45:40:15 หลังการดีเวลลอปนำแผ่น HPTLC ไปตรวจสอบค่าพื้นที่ใต้พีคด้วยเครื่องเดนซิโตมิเตอร์ของเครื่อง HPTLC ที่ความยาวคลื่น 472 nm นำค่าเฉลี่ยของพื้นที่ใต้พีคทั้ง 5 ระดับมาสร้างกราฟมาตรฐานระหว่างปริมาณของสารละลายมาตรฐานไลโคปีนกับพื้นที่ใต้พีค รายงานค่า  $r$  ที่ได้

### 3) ความแม่นยำ (Accuracy)

การทดสอบความแม่นยำของวิธีวิเคราะห์ที่พัฒนาได้ ทำโดยการเติมสารละลายมาตรฐานไลโคปีนที่ทราบความเข้มข้นแน่นอนลงในสารสกัดไลโคปีนจากมะเขือเทศ โดยให้สารละลายมาตรฐานไลโคปีนมีระดับความเข้มข้นที่ 3 ระดับคือ ที่ร้อยละ 80, 100 และ 120 ของปริมาณสารสำคัญไลโคปีนในสารสกัดมะเขือเทศ แต่ละระดับความเข้มข้นทำการวิเคราะห์ซ้ำ 3 ครั้ง และรายงานค่าความแม่นยำเป็นร้อยละการกลับคืน (% Recovery) โดยการเตรียมสารสกัดมะเขือเทศให้มีความเข้มข้น 10 % ของสารสกัดเริ่มต้น ซึ่งเตรียมโดยการนำสารสกัดมะเขือเทศมา 1 ml และปรับปริมาตรด้วยอะซีโตนเป็น 10 ml นำสารมาตรฐานไลโคปีนปริมาณ 0.46, 0.57 และ 0.71  $\mu\text{g}$  เติมลงในสารสกัดมะเขือเทศ 1  $\mu\text{l}$  นำสารละลายที่ผสมแล้ว streak บนแผ่น HPTLC ด้วยเครื่องหยดอัตโนมัติแถบละ 1  $\mu\text{l}$  โดยแต่ละแถบมีความกว้าง 0.6 cm แต่ละระดับปริมาณ streak ซ้ำ 3 ครั้ง นำผลวิเคราะห์ค่าพื้นที่ใต้กราฟที่ได้มาคำนวณร้อยละการกลับคืน โดยเกณฑ์การยอมรับของร้อยละการกลับคืนอยู่ในช่วง 95-105 (Ferenczi-fodor et al. 2001) คำนวณค่าร้อยละการกลับคืนได้ดังนี้

$$\% \text{ Recovery} = \frac{A - B}{C} \times 100$$

โดย A = ปริมาณไลโคปีนที่วิเคราะห์ได้จากสารสกัดมะเขือเทศที่เติมสารมาตรฐานไลโคปีน

B = ปริมาณไลโคปีนในสารสกัดมะเขือเทศ

C = ปริมาณสารมาตรฐานไลโคปีนที่เติมลงไปในการสกัดมะเขือเทศ

### 4) ความเที่ยง (Precision)

ความเที่ยงของการวิเคราะห์แสดงถึงลำดับความใกล้เคียงของผลการทดสอบระหว่างชุดข้อมูลที่ได้โดยใช้ตัวอย่างที่เป็นเนื้อเดียวกันภายใต้สภาวะที่กำหนด โดยทำการวิเคราะห์ความเที่ยงภายในวันเดียวกัน (Intra-day precision) และการวิเคราะห์ความเที่ยงต่างวัน (Inter-day precision) ดังนี้

การวิเคราะห์ความเที่ยงภายในวันเดียวกันโดยใช้สารสกัดไลโคปีนจากมะเขือเทศมาทำการ streak ที่ปริมาณ 0.3, 0.4 และ 0.5  $\mu\text{l}$  ตามลำดับโดยแต่ละแถบมีความกว้าง 0.6 cm และแต่ละระดับปริมาณทำการ streak ซ้ำ 3 ครั้ง และทำการวิเคราะห์ความเที่ยงต่างวัน โดยการทดสอบสารสกัดจากมะเขือเทศตัวอย่างเดียวกับที่ทดสอบในการทำซ้ำครั้งแรกมาทดสอบซ้ำในวันที่ 5 นับจากวันที่ทดสอบ การทำซ้ำครั้งแรกและวิธีทำการทดลองแบบเดียวกับครั้งแรก โดยผลการทดสอบที่ได้ควรมีค่าร้อยละส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ (Percentage of relative standard deviation : %RSD)  $\leq 2$  และ  $\leq 3$  สำหรับการวิเคราะห์ความเที่ยงภายในวันเดียวกัน และการวิเคราะห์ความเที่ยงต่างวัน ตามลำดับ (Ferenczi-fodor et al. 2001)

#### 3.2.4 ตรวจสอบเอกลักษณ์สารสกัดไลโคปีนด้วยนิวเคลียร์แมกเนติกเรโซแนนซ์

นำสารสกัดไลโคปีนจากมะเขือเทศละลายในตัวทำละลาย โดยใช้คลอโรฟอร์ม- $d_3$  (CDCl<sub>3</sub>) ซึ่งเป็นสารมาตรฐานภายในและตัวทำละลายมาตรฐานตรวจสอบด้วยเครื่องนิวเคลียร์แมกเนติกเรโซแนนซ์ที่คลื่นความถี่ 300 เมกะเฮิร์ตซ์ โดยเครื่องเชื่อมต่อกับระบบคอมพิวเตอร์ ได้โปรตอนสเปกตรัมของสารที่ตรวจสอบ



### 3.2.5 ตรวจสอบเอกลักษณ์สารสกัดไลโคปีนด้วยแมสสเปกโทรเมทรี

นำสารสกัดไลโคปีนจากมะเขือเทศมาตรวจด้วยเครื่องแมสสเปกโทรมิเตอร์ โดยใช้สารละลายโซเดียมฟอร์มเมทเป็นสารวัดเทียบของเครื่องและก๊าซไนโตรเจนเป็นแหล่งกำเนิดที่อุณหภูมิ 150 °C อัตราการไหล 4.0 ลิตร/นาที่ ศักย์ไฟฟ้าสูงที่ 5.0 กิโลโวลต์ โดยตรวจ m/z ในช่วง 100-800 รายงานแมสสเปกตรัมของสารที่ตรวจสอบ

### 3.2.6 การเตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุงที่ไม่ได้กักเก็บและที่กักเก็บสารสกัดไลโคปีน

จากงานวิจัยของ Gopinath, D. และคณะ (2004) ทำการเตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุงด้วยวิธีฟิล์มไฮเดรชัน พบว่าสารแอสคอร์บิกแอซิด-6-พาล์มิเตท สารเดี่ยว ไม่สามารถเกิดเป็นอนุภาคนำส่งแบบถุงได้ เมื่อเติมสารคอเลสเทอรอล จึงสามารถเกิดเป็นอนุภาคนำส่งแบบถุงได้แต่ไม่มีความคงสภาพ เมื่อทำการเติมสารไดเซทิลฟอสเฟตซึ่งเป็นสารที่ทำให้ประจุลบในอัตราส่วนร้อยละ 10 พบว่าอนุภาคนำส่งแบบถุงมีความคงสภาพ แต่จากรายงานวิจัยไม่พบข้อมูลการศึกษาระยะเวลาของความคงสภาพ ผลจากงานวิจัยได้สูตรตำรับที่ดีกว่าสูตรตำรับอื่นมีอัตราส่วนของ สารแอสคอร์บิกแอซิด-6-พาล์มิเตท:คอเลสเทอรอล ที่ 1:1

จากการทบทวนในงานวิจัยดังกล่าว ผู้ทําวิจัยมีความสนใจทำการพัฒนาสูตรตำรับ โดยใช้อัตราส่วนของ สารแอสคอร์บิกแอซิด-6-พาล์มิเตท:คอเลสเทอรอล ที่ 1:1 และเติมสารไดเซทิลฟอสเฟตในอัตราส่วนต่างกัน และศึกษาความคงสภาพเพื่อเลือกสูตรตำรับที่มีความคงสภาพในการกักเก็บสารสกัดไลโคปีน โดยขั้นตอนการเตรียมมีดังนี้

#### 1) การเตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุง

เตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุงตามอัตราส่วนในสูตรตำรับที่ 1-7 ดังตารางที่ 1 ด้วยวิธีฟิล์มไฮเดรชัน (Film hydration method) โดยนำสารแอสคอร์บิกแอซิด-6-พาล์มิเตท คอเลสเทอรอล และไดเซทิลฟอสเฟต ตามอัตราส่วน ผสมกันในตัวทำละลายไดคลอโรมีเทน 10 ml ในขวดก้นกลมแล้วทำให้เกิดฟิล์มด้วยการระเหยเอาส่วนของตัวทำละลายอินทรีย์ออกด้วยเครื่องกลั่นระเหยระบบสุญญากาศแบบหมุนที่อุณหภูมิ 55 °C ความดันบรรยากาศปกติ ความเร็ว 80 รอบต่อนาที จนกระทั่งตัวทำละลายระเหยหมดและเกิดฟิล์ม แล้วนำมาทำให้แห้งต่อด้วยการใช้แก๊สไนโตรเจนเป่าเพื่อให้ตัวทำละลายระเหยหมดอย่างสมบูรณ์ หลังจากนั้นทำให้ฟิล์มนี้กลับมาเปียกอีกครั้งด้วยการเติมน้ำไม่มีไอออน (Deionized water) 10 ml ทำให้ฟิล์มรอบขวดหลุดออกและกระจายอยู่ในน้ำด้วยเครื่องคนผสมชนิดแม่เหล็ก (Magnetic stirrer) ที่อุณหภูมิ 65 °C ฟิล์มที่หลุดออกมาจะสร้างเป็นอนุภาคนำส่งแบบถุงชนิด MLV นำไปลดขนาดอนุภาคด้วยคลื่นเสียงโดยนำขวดไปแช่ในอ่างคลื่นเสียงความถี่สูง (Ultrasonic bath) ประมาณ 30 นาที นำสูตรตำรับที่เตรียมได้ไปทำการตรวจสอบคุณลักษณะเฉพาะและสภาพความคงตัวตามข้อ 3.2.7

#### 2) การเตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุงที่กักเก็บสารสกัดไลโคปีน

จากสูตรตำรับที่เลือกจากผลในข้อ 1) เพื่อมาทำการกักเก็บสารสกัดไลโคปีน โดยวิธีการบรรจุสารสกัดไลโคปีนในอนุภาคนำส่งแบบถุง ทำโดยการเติมสารสกัดไลโคปีน ลงไปในตัวทำละลายไดคลอโรมีเทน 10ml จากนั้นนำไปเติมลงในสารแอสคอร์บิกแอซิด-6-พาล์มิเตท คอเลสเทอรอล และไดเซทิลฟอสเฟต ตามอัตราส่วนในสูตรตำรับ ในขวดก้นกลมแล้วนำไปทำให้เกิดฟิล์มด้วยการระเหยเอาส่วนของตัวทำละลายอินทรีย์ออกด้วยเครื่องกลั่นระเหยระบบสุญญากาศแบบหมุนที่อุณหภูมิ 55 °C ความดันบรรยากาศปกติ ความเร็ว 80 รอบต่อนาที จนกระทั่งตัวทำละลายระเหยหมดและเกิดฟิล์ม แล้วนำมาทำให้แห้งต่อด้วยการใช้แก๊สไนโตรเจนเป่าเพื่อให้ตัวทำละลายระเหยหมดอย่างสมบูรณ์ หลังจากนั้นทำให้ฟิล์มนี้กลับมาเปียกอีกครั้งด้วยการเติมน้ำไม่มีไอออน 10 ml ทำให้ฟิล์มรอบขวดหลุดออกและ

กระจายอยู่ในน้ำด้วยเครื่องคนผสมชนิดแม่เหล็ก (Magnetic stirrer) ที่อุณหภูมิ 65 °C ฟิล์มที่หลุดออกมาจะสร้างเป็นอนุภาคนำส่งแบบถุงชนิด MLV นำไปลดขนาดอนุภาคด้วยคลื่นเสียงโดยนำขวดไปแช่ในอ่างคลื่นเสียงความถี่สูง (Ultrasonic bath) ประมาณ 30 นาที

ตารางที่ 1 อัตราส่วนสารในสูตรตำรับอนุภาคนำส่งแบบถุง

สาร	สูตรตำรับอนุภาคนำส่งแบบถุง (% $\mu\text{mol}$ )						
	1	2	3	4	5	6	7
แอสคอร์บิกแอซิด-6-พาล์มิเตท	50	47.5	45	44	42.5	41	40
คอเลสเทอรอล	50	47.5	45	44	42.5	41	40
ไดเซทิลฟอสเฟต	0	5	10	12	15	18	20

### 3.2.7 การตรวจสอบคุณลักษณะเฉพาะและสภาพความคงตัวของอนุภาคนำส่งแบบถุงที่ไม่ได้กักเก็บและกักเก็บสารสกัดไลโคปีน

นำสารจากสูตรตำรับอนุภาคนำส่งแบบถุงตำรับที่ 1-7 มาทำการตรวจสอบดังนี้

#### 1) สัณฐานวิทยาของอนุภาค

1.1) ตรวจสอบด้วยกล้องจุลทรรศน์ชนิดแสงโพลาไรซ์โดยใช้แสงปกติและแสงโพลาไรซ์ นำสารที่เตรียมได้ไปตรวจดูลักษณะอนุภาคเบื้องต้นด้วยกล้องจุลทรรศน์ชนิดแสงโพลาไรซ์โดยใช้แสงปกติและแสงโพลาไรซ์ โดยนำสารที่ต้องการตรวจหยดลงบนแผ่นกระจกสไลด์ประมาณ 1 หยด จากนั้นปิดด้วยแผ่นปิดสไลด์ นำไปตรวจด้วยกล้องจุลทรรศน์ชนิดแสงโพลาไรซ์โดยใช้แสงปกติและแสงโพลาไรซ์ ที่กำลังขยาย 100 เท่า (100x) ทำการบันทึกภาพ

1.2) ตรวจสอบลักษณะรูปร่างอนุภาคด้วยกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบส่องผ่าน นำสารที่เตรียมได้ไปตรวจสอบลักษณะรูปร่างอนุภาคด้วยกล้องจุลทรรศน์อิเล็กตรอนแบบส่องผ่าน (FEI<sup>®</sup>, Netherland TECNAI T20 G2) โดยการหยดสารที่ต้องการตรวจลงบนคอปเปอร์กริดที่หุ้มด้วยฟิล์มคาร์บอน (Carbon film-covered copper grid) และปล่อยให้สารแห้งที่อุณหภูมิห้อง จากนั้นหยดสารละลายยูเรนิลอะซิเตท 2% (2% Uranylacetate) ทำความสะอาดสารละลายที่เกินด้วยกระดาษกรอง ตั้งคอปเปอร์กริดที่เตรียมไว้ให้แห้งที่อุณหภูมิห้อง นำคอปเปอร์กริดไปที่เตรียมได้ไปส่องดูด้วยกล้อง และทำการบันทึกภาพ

#### 2) วัดขนาดอนุภาค กระจายของอนุภาค

นำสารที่เตรียมได้ไปตรวจวัดขนาดอนุภาคและการกระจายของอนุภาคด้วยเครื่องวัดขนาดอนุภาค (Delsa<sup>™</sup> Nano C, Particle analyzer, Japan) ซึ่งใช้หลักการวัดการกระเพื่อมของความเข้มแสง (Dynamic laser light scattering : DLLS) ทำโดยการนำสารที่เตรียมได้ใส่ลงในควอทซ์คิวเวตต์ (Quartz cuvette) จากนั้นใส่ลงในช่องสำหรับตรวจการวัดขนาดของเครื่องซึ่งเชื่อมต่อกับคอมพิวเตอร์ที่มีระบบประมวลผล ได้ผลเป็นขนาดอนุภาคและค่าการกระจายอนุภาค โดยแต่ละตัวอย่างทำการตรวจวัดซ้ำ 3 ครั้ง ทำการบันทึกผล

#### 3) วัดศักย์ไฟฟ้าซีต้าของอนุภาค

นำสารเดียวกันที่ทำการวัดขนาดอนุภาคแล้วมาทำการวัดศักย์ไฟฟ้าซีต้าโดยการใส่เข็ม

ฉีดยาขนาด 1 ml ดูดสาร 0.8 ml แล้วฉีดลงในช่องใส่สารของชุดวัดศักย์ไฟฟ้าของเครื่อง จากนั้นนำไปใส่ลงในช่องสำหรับตรวจวัดค่าศักย์ไฟฟ้าซีต้าของเครื่องซึ่งเชื่อมต่อกับคอมพิวเตอร์ที่มีระบบประมวลผล โดยแต่ละตัวอย่างทำการตรวจวัด 3 ครั้ง ทำการบันทึกผล

#### 4) การตรวจวิเคราะห์ด้วยเครื่อง Fourier transform infrared spectrometer (FT-IR)

นำสารจากสูตรตำรับอนุภาคนำส่งแบบถุงที่ไม่ได้กักเก็บและที่กักเก็บสารสกัดไลโคปีน สารสกัดไลโคปีน และสารสกัดไลโคปีนที่นำมาผสมกับอนุภาคนำส่งแบบถุง (Physical mix) ไปตรวจด้วยเครื่อง Fourier transform infrared spectrometer ซึ่งใช้เทคนิค Attenuated total reflectance (ATR) โดยการทำควมสะอาดเพลทสแตนเลสของเครื่อง FT-IR ซึ่งเชื่อมต่อกับระบบคอมพิวเตอร์ ทำการบันทึกอากาศเป็นสเปกตรัมพื้นเริ่มต้น (background) จากนั้นใส่สารที่ต้องการทดสอบลงบนเพลทสแตนเลสและทำการตรวจในช่วงคลื่น  $4000-650\text{ cm}^{-1}$  จะได้สเปกตรัมของสารที่ตรวจสอบ

#### 5) ตรวจสอบสภาพความคงตัวของอนุภาคนำส่งแบบถุงที่กักเก็บและที่ไม่ได้กักเก็บสารสกัดไลโคปีน

5.1) นำอนุภาคนำส่งแบบถุงสูตรตำรับที่ 1-7 ที่เตรียมได้เก็บไว้ที่อุณหภูมิ  $4\pm 2\text{ }^{\circ}\text{C}$  และที่อุณหภูมิห้อง ( $28\pm 2\text{ }^{\circ}\text{C}$ ) สังเกตลักษณะทางกายภาพของสูตรตำรับที่เตรียมขึ้นว่ามีการตกตะกอนของสารเพิ่มขึ้นหรือไม่ และทำการวัดขนาดอนุภาค การกระจายอนุภาค และวัดศักย์ไฟฟ้าซีต้าร่วมด้วย โดยทำการตรวจตั้งแต่เริ่มต้นและทุกๆ เดือน เป็นระยะเวลา 3 เดือน

5.2) จากผลการทดลองในข้อ 5.1) ที่ได้ทำการเลือกสูตรตำรับที่มีสภาพความคงตัวนำมาทำการเตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุงที่กักเก็บสารสกัดไลโคปีนและทำการศึกษาสภาพความคงตัวดังข้อ 5.1)

#### 3.2.8 ตรวจสอบฤทธิ์การต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดไลโคปีนและสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงด้วยวิธี DPPH Assay (Brand-Williams et al. 1995, Liu Donghong et al. 2008)

ในการตรวจฤทธิ์การต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดไลโคปีนและสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงด้วยการทดสอบฤทธิ์ต้าน DPPH<sup>•</sup> นั้น เนื่องจากไลโคปีนในสารสกัดมะเขือเทศจะทำปฏิกิริยากับอนุมูล DPPH<sup>•</sup> ได้สารสีน้ำตาลดำ ซึ่งดูดกลืนแสงที่ 515 nm ดังนั้นเพื่อหลีกเลี่ยงการรบกวนการดูดกลืนแสงจากสารสีน้ำตาลที่เกิดขึ้น จึงทดสอบฤทธิ์ต้าน DPPH<sup>•</sup> ที่ความยาวคลื่น 540 nm ซึ่งเป็นความยาวคลื่นที่ DPPH<sup>•</sup> ดูดกลืนแสงได้อย่างมีนัยสำคัญและไม่มีการรบกวนจากสีน้ำตาลดำที่เกิดขึ้น โดยทำการเตรียมสารดังนี้

##### 1) เตรียมสารละลาย DPPH<sub>2</sub>

ละลายสาร 2,2-ไดฟีนิล-1-พิกริลไฮดราซิล 236.60 mg ในเอทานอล 200 ml ด้วยขวดปรับปริมาตร (ความเข้มข้น  $3\times 10^{-3}\text{ mol/L}$ )

##### 2) เตรียมสารสกัดไลโคปีน อนุภาคนำส่งแบบถุง และสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุง

นำสารสกัดไลโคปีนมาเตรียมให้มีความเข้มข้น 2.12, 1.70, 1.48 และ 1.27  $\mu\text{mol/ml}$ ตามลำดับ

เตรียมอนุภาคนำส่งแบบถุงตามสูตรตำรับที่ 4 (ตารางที่ 1)

เตรียมสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงตามสูตรตำรับที่ 4 ทำการกักเก็บสารสกัดไลโคปีนที่ความเข้มข้น 2.12, 1.70, 1.48 และ 1.27  $\mu\text{mol/ml}$  ตามลำดับ

### 3) การตรวจฤทธิ์การต้านอนุมูลอิสระด้วยวิธี DPPH Assay

ทำการตรวจฤทธิ์การต้านอนุมูลอิสระภายใต้สภาวะการเก็บดังนี้

i) ภายในห้องที่มีแสง ที่อุณหภูมิห้อง ( $28 \pm 2$  °C) นำมาทำการตรวจสอบประสิทธิภาพฤทธิ์การต้านอนุมูลอิสระซ้ำทุก 24 ชั่วโมง เป็นเวลา 5 วัน โดยทำการตรวจสอบสารสกัดไลโคปีนที่ความเข้มข้น 2.12, 1.70, 1.48 และ 1.27  $\mu\text{mol/ml}$  สารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงตามสูตรตำรับที่ 4 ทำการกักเก็บสารสกัดไลโคปีนที่ความเข้มข้น 2.12, 1.70, 1.48 และ 1.27  $\mu\text{mol/ml}$  และอนุภาคนำส่งแบบถุงตามสูตรตำรับที่ 4

ii) เก็บในที่มืด ที่อุณหภูมิ  $4 \pm 2$  °C และที่อุณหภูมิห้อง ( $28 \pm 2$  °C) เป็นเวลา 3 เดือน นำมาทำการตรวจสอบประสิทธิภาพฤทธิ์การต้านอนุมูลอิสระ โดยทำการตรวจสอบสารสกัดไลโคปีนที่ความเข้มข้น 2.12  $\mu\text{mol/ml}$  สารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงตามสูตรตำรับที่ 4 ทำการกักเก็บสารสกัดไลโคปีนที่ความเข้มข้น 2.12  $\mu\text{mol/ml}$  และอนุภาคนำส่งแบบถุงตามสูตรตำรับที่ 4

วิธีการตรวจสอบทำดังนี้

นำเอทานอลที่ใช้เป็นตัวทำละลายมาวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 nm ให้ได้ค่าการดูดกลืนแสง (Absorbance) เท่ากับ 0.00

นำเอทานอลปริมาณ 400  $\mu\text{l}$  มาเติมสารละลาย DPPH ปริมาณ 3600  $\mu\text{l}$  วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 nm เป็นค่า Absorbance of control ( $\text{Abs}_{\text{control}}$ )

นำเอทานอลปริมาณ 400  $\mu\text{l}$  มาเติมในสารสกัดไลโคปีน อนุภาคนำส่งแบบถุง หรือสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงปริมาณ 3600  $\mu\text{l}$  วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 nm เป็นค่า Absorbance of blank ( $\text{Abs}_{\text{blank}}$ )

นำสารสกัดไลโคปีน อนุภาคนำส่งแบบถุง และสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุง ซึ่งเก็บภายใต้สภาวะการเก็บตามข้อ i) และ ii) ตรวจสอบฤทธิ์การต้านอนุมูลอิสระโดยใช้สารปริมาณ 400  $\mu\text{l}$  เติมลงในสารละลาย DPPH ปริมาณ 3600  $\mu\text{l}$  (ความเข้มข้น  $3 \times 10^{-3}$  mol/L) วัดการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 nm ทำการวัดทุก 10 นาที จนกระทั่งครบ 60 นาที ทำการบันทึกค่าการดูดกลืนแสง เป็นค่า Absorbance of sample ( $\text{Abs}_{\text{sample}}$ )

รายงานฤทธิ์การต้านอนุมูลอิสระของสารสกัดไลโคปีน และสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุง เป็นค่า % Scavenging capacity หาได้จากสมการดังนี้

$$\% \text{ Scavenging Capacity} = 100 - [(\text{Abs}_{\text{sample}} - \text{Abs}_{\text{blank}}) \times 100] / \text{Abs}_{\text{control}}$$

เมื่อ  $\text{Abs}_{\text{sample}}$  : ค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้ของสารสกัดมะเขือเทศ อนุภาคนำส่งแบบถุงหรือสารสกัดมะเขือเทศที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงและสารละลาย DPPH

$\text{Abs}_{\text{blank}}$  : ค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้ของสารสกัดไลโคปีนที่ไม่ได้กักเก็บหรือสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุงในเอทานอล

$\text{Abs}_{\text{control}}$  : ค่าการดูดกลืนแสงที่วัดได้ของสารละลาย DPPH และเอทานอล

ในการหาค่า % Scavenging capacity ของสารสกัดไลโคปีนที่กักเก็บในอนุภาคนำส่งแบบถุง ให้นำค่า % Scavenging capacity ของอนุภาคนำส่งแบบถุงมาหักออกด้วย เนื่องจากอนุภาคนำส่งแบบถุงที่เตรียมจากสารแอสคอร์บิคแอซิด-6-ปาล์มมิเตทเป็นสารที่มีฤทธิ์ทางชีวภาพ