

## บทที่ 3

### วิธีดำเนินการศึกษาวิจัย

#### อุปกรณ์

##### 1. อุปกรณ์สำหรับเก็บตะกอนเร่ง

- ขวดเก็บตัวอย่าง

##### 2. เครื่องมือและอุปกรณ์ที่ใช้ในการศึกษาการย่อยสลายสีมาลาไคน์กรีน

- High Performance Liquid Chromatography (HPLC)
- ขวดซีรัม
- butyl rubber stopper
- aluminium crimp
- กระบอกลึดยา
- เข็มฉีดยา
- eppendorf tube

##### 3. เครื่องมือที่ใช้ในการวิเคราะห์ปริมาณไนเตรทและไนไตรท์

- UV/VIS Spectrophotometer

##### 4. เครื่องมือและอุปกรณ์ที่ใช้ในการวิเคราะห์ปริมาณซีโอดี (Chemical Oxygen

Demand, COD) และโซเดียมคลอไรด์

- เตาอบ
- หลอดทดลองที่ทำด้วยบอโรซิลิเกตพร้อมฝาที่บุด้วย Teflon
- บิวเรต

##### 5. เครื่องมือและอุปกรณ์ที่ใช้ในการวิเคราะห์ปริมาณเอสเอส (Suspended Solids, SS)

และทีดีเอส (Total Dissolved Solids, TDS)

- เตาอบ
- อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ
- ปุ่มดูดอากาศ
- กรวยบุคเนอร์

- กระดาษกรอง GF/C เส้นผ่าศูนย์กลาง 47 มิลลิเมตร
- ถ้วยระเหย

## สารเคมี

### 1. สารเคมีสำหรับวิเคราะห์หาปริมาณไนไตรท์

- สารละลายกรดซัลฟานิลิก
- สารละลายแอมพิทลามีน ไฮโดรคลอไรด์
- สารละลายโซเดียมอะซีเตทบัฟเฟอร์ ความเข้มข้น 2 โมล/ลบ.คม.
- สารละลายสต็อกไนไตรท์
- สารละลายอิดีทีเอ

### 2. สารเคมีสำหรับวิเคราะห์หาปริมาณไนเตรท

- สารละลายโซเดียมคลอไรด์
- สารละลายสต็อกไนเตรท
- สารละลายกรดซัลฟิวริก
- สารละลายบรูซีน - กรดซัลฟานิลิก

### 3. สารเคมีสำหรับวิเคราะห์หาปริมาณซีโอดี

- สารละลายมาตรฐานโพแทสเซียมไดโครเมต
- กรดซัลฟิวริกรีเอเจนต์
- เฟอร์โรอิน อินดิเคเตอร์
- สารละลายมาตรฐานเฟอร์รัสแอมโมเนียมซัลเฟต

### 4. สารเคมีสำหรับวิเคราะห์หาปริมาณโซเดียมคลอไรด์

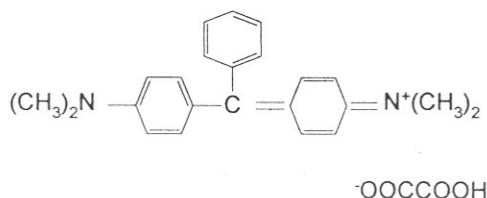
- สารละลายมาตรฐานซิลเวอร์ไนเตรท
- สารละลายโพแทสเซียมโครเมต อินดิเคเตอร์

### 5. สีย้อมสังเคราะห์ที่ใช้ในการศึกษา

- สีมาลาไคน์กรีน (Malachite green) (C.I. 42000) ยี่ห้อ Ajax

สูตรโมเลกุล  $C_{25}H_{26}N_2O_4$

สูตรโครงสร้าง



## วิธีการดำเนินการทดลอง

1. การเก็บตะกอนเร่ง เก็บตัวอย่างตะกอนเร่งโดยใช้กระป๋องน้ำดักจากบ่อเดิมอากาศแบบคลองวนเวียนของบ่อน้ำบำบัดน้ำเสียของโรงบำบัดน้ำเสียแสนสุขใต้ จ.ชลบุรี

2. การ **Acclimated** ตะกอนเร่ง โดยก่อนที่จะนำจุลินทรีย์ผสมจากตะกอนเร่งมาใช้ในการย่อยสลายสีย้อม ทำการเลี้ยงเชื้อให้คุ้นเคยกับแหล่งคาร์บอนและแหล่งไนโตรเจนในแต่ละสถานะที่จะทำการศึกษาคือ

2.1 **สถานะแอโรบิก** เดิมแหล่งคาร์บอนชนิดที่มี Aromatic ring ซึ่งมีโครงสร้างคล้ายกับสีโดยเติมโซเดียมเบนโซเอทให้มีความเข้มข้นในตะกอนเร่งเท่ากับ 1 มิลลิโมลาร์ โดยเติมทุกวัน วันละ 1 ครั้ง เป็นเวลา 1 เดือน

2.2 **สถานะแอนอิกทีในตรีฟิเคชั่น** ทำเหมือนข้อ 2.1 และเติมแหล่งไนโตรเจนโดยเติมโพแทสเซียมไนเตรทให้มีความเข้มข้นในตะกอนเร่งเท่ากับ 5 มิลลิโมลาร์ โดยเติมทุกวัน วันละ 1 ครั้ง เป็นเวลา 1 เดือน

2.3 **สถานะดีในตรีฟิเคชั่น** ในสถานะนี้ต้องทำให้ตะกอนเร่งอยู่ในสถานะที่ไม่มีออกซิเจนด้วยแก๊สไนโตรเจน เดิมแหล่งคาร์บอนชนิดที่มี Aromatic ring โดยเติมโซเดียมเบนโซเอทให้มีความเข้มข้นในตะกอนเร่งเท่ากับ 1 มิลลิโมลาร์ และเติมโพแทสเซียมไนเตรทให้มีความเข้มข้นในตะกอนเร่งเท่ากับ 5 มิลลิโมลาร์ โดยเติมทุกวัน วันละ 1 ครั้ง เป็นเวลา 1 เดือน

2.4 **สถานะเมทาโนจินิก** ในสถานะนี้ต้องทำให้ตะกอนเร่งอยู่ในสถานะที่ไม่มีออกซิเจนด้วยแก๊สไนโตรเจน เดิมแหล่งคาร์บอนชนิดที่มี Aromatic ring โดยเติมโซเดียมเบนโซเอทให้มีความเข้มข้นในตะกอนเร่งเท่ากับ 1 มิลลิโมลาร์ และเติมโซเดียมไบคาร์บอเนตให้มีความเข้มข้นในตะกอนเร่งเท่ากับ 5 มิลลิโมลาร์ โดยเติมทุกวัน วันละ 1 ครั้ง เป็นเวลา 1 เดือน

หมายเหตุ วัดค่า pH ของตะกอนเร่งทั้งก่อนและหลังการ Acclimated

3. **วิเคราะห์หาปริมาณสลัดจ์ (Sludge Volume Index)** วิเคราะห์หาปริมาณสลัดจ์หลังจาก Acclimated ตะกอนเร่งเป็นเวลา 1 เดือน วิเคราะห์ในทุกสถานะตามวิธีของธงชัย พรรณสวัสดิ์ และอุษา วิเศษสุมน (2535)

4. **เตรียมสารละลายสีมาลาไคน์กรีนความเข้มข้น 10 มิลลิโมลาร์**

5. **การศึกษาการย่อยสลายสีย้อมโดยใช้จุลินทรีย์ผสมจากตะกอนเร่ง**

5.1 **ศึกษาการย่อยสลายสีอะโซภายใต้สถานะแอโรบิก** โดยนำขวดซีรัมขนาด 100 มล. มา 7 ขวด แบ่งการทดลองออกเป็น 3 ชุด คือ

5.1.1 ชุคไว้เชื้อ 2 ขวด เติมตะกอนเร่ง 44 มล. และปิดฝาขวดด้วย butyl rubber stopper และ aluminum crimp นำไปฆ่าเชื้อ 3 ครั้ง 3 วันติดต่อกันหลังจากนั้นเติมสารละลายสีมาลาโคไนน์กรีนลงไป 5 มล. และโซเดียมคลอไรด์ 7% ปริมาตร 1 มล.

5.1.2 ชุคควบคุม 2 ขวด เติมตะกอนเร่ง 44 มล. และโซเดียมคลอไรด์ 7% ปริมาตร 1 มล. และปิดฝาขวดด้วย butyl rubber stopper และ aluminum crimp (ไม่ต้องนำไปฆ่าเชื้อและไม่ต้องเติมสารละลายสีมาลาโคไนน์กรีน)

5.1.3 ชุคทดลอง 3 ขวด เติมตะกอนเร่ง 44 มล. และโซเดียมคลอไรด์ 7% ปริมาตร 1 มล. และเติมสารละลายสีมาลาโคไนน์กรีนลงไป 5 มล. และปิดฝาขวดด้วย butyl rubber stopper และ aluminum crimp

เมื่อเตรียมชุดทดสอบเรียบร้อยแล้ว ทำให้ช่องว่างส่วนบน (headspace) ในขวดซีรัม มีความดันภายในเท่ากับศูนย์ด้วยเข็มฉีดยา และนำไปบ่มที่อุณหภูมิห้องในที่มืด สังเกตการเปลี่ยนแปลงของสีข้อม และเก็บตัวอย่างตั้งแต่วันแรกของการทดลอง (day 0) เพื่อศึกษาการย่อยสลายสีข้อมของจุลินทรีย์ผสมในช่วงเวลาต่าง ๆ

5.2 ศึกษาการย่อยสลายสีข้อมภายใต้สภาวะแอโรบิกดีไนตริฟิเคชัน เตรียมชุดทดสอบเหมือนกับสภาวะแอโรบิก แต่เปลี่ยนจากเติมโซเดียมคลอไรด์ 7% เป็นเติมโพแทสเซียมไนเตรท 250 มิลลิโมลาร์ ปริมาตร 1 มล. แทน และนำตัวอย่างมาทดสอบหาปริมาณไนเตรทและไนไตรท์

5.3 ศึกษาการย่อยสลายสีข้อมภายใต้สภาวะดีไนตริฟิเคชัน เตรียมชุดทดสอบเหมือนกับสภาวะแอโรบิกดีไนตริฟิเคชัน และทำให้ตะกอนเร่งอยู่ในสภาวะที่ไม่มีออกซิเจนด้วยแก๊สไนโตรเจนเป็นเวลา 20 นาที นำไปบ่มที่อุณหภูมิห้องในที่มืด สังเกตการเปลี่ยนแปลงของสีข้อม และเก็บตัวอย่างตั้งแต่วันแรกของการทดลอง (day 0) มาทดสอบหาปริมาณไนเตรทและไนไตรท์เพื่อศึกษาการย่อยสลายสีข้อมของจุลินทรีย์ผสมในช่วงเวลาต่าง ๆ

5.4 ศึกษาการย่อยสลายสีข้อมภายใต้สภาวะเมทาโนจีนิค เตรียมชุดทดสอบเหมือนกับสภาวะดีไนตริฟิเคชัน แต่เปลี่ยนจากเติมโพแทสเซียมไนเตรท 700 มิลลิโมลาร์ ปริมาตร 1 มล. เป็นเติมไบคาร์บอเนต 700 มิลลิโมลาร์ ปริมาตร 1 มล.แทน และไม่ต้องหาปริมาณไนเตรทและไนไตรท์

## 6. การติดตามผลการทดลองหลังจากศึกษาการย่อยสลายสีมาลาโคไนน์กรีนในขวดซีรัม

### 6.1 บันทึกลักษณะและลักษณะตะกอนของสลัดจ์

### 6.2 ถ่ายรูปเพื่อบันทึกลักษณะสีมาลาโคไนน์กรีนที่เปลี่ยนแปลงไป

6.3 การวัดปริมาณแก๊ส จะใช้หลอดชนิดยาที่เป็นแก้ว โดยนำกระบอกสูบมาหล่อด้วยน้ำเพื่อลดแรงเสียดทานระหว่างกระบอกสูบกับกระบอกฉีดยา หลังจากนั้นนำหลอดชนิดยาแก้วไปวัดแก๊ส ถ้ามีแก๊สเกิดขึ้นกระบอกสูบจะถูกดันขึ้นเกิดช่องว่างภายในหลอดชนิดยา แล้วอ่านค่าปริมาณแก๊สที่เกิด

6.4 การเก็บตัวอย่าง ในการเก็บตัวอย่างจะใช้เข็มชนิดยาเก็บตัวอย่างออกมาประมาณ 1.5 มล. ใส่ลงใน eppendorf tube แล้วนำไปปั่นด้วยความเร็ว 5,000 รอบ/นาที เป็นเวลา 5 นาที นำส่วนน้ำใสมาวิเคราะห์หาปริมาณสารต่าง ๆ

6.5 การวิเคราะห์ผล วิเคราะห์ผลจากตัวอย่างเพื่อหาปริมาณไนเตรท, ไนไตรท์และนำตัวอย่างมา scan หาค่าแอบซอร์ปชันซึ่งมีความยาวคลื่น 320-900 นาโนเมตร และที่ความยาวคลื่น 616.9 นาโนเมตร

การคำนวณ

$$\text{ปริมาณสารคงเหลือ (\%)} = \frac{\text{ปริมาณสารที่วิเคราะห์ได้ในวันที่ต้องการทราบ}}{\text{ปริมาณสารที่วิเคราะห์ได้ในวันเริ่มต้นการทดลอง}} \times 100$$

## 7. การวิเคราะห์ปริมาณไนเตรทและไนไตรท์ที่อยู่ในสารตัวอย่าง

7.1 การวิเคราะห์ปริมาณไนเตรท ได้ทำการประยุกต์วิธีการทดลองของธงชัย พรหมสวัสดิ์ และอุษา วิเศษสุนน (2535) ซึ่งมีวิธีการดังนี้คือทำการเจือจางตัวอย่างให้เป็น 40 เท่า โดยการ

7.1.1 ควบตัวอย่างจริง 50 ไมโครลิตร เจือจางด้วยโซเดียมคลอไรด์ 7% ปริมาตร 1,950 ไมโครลิตร ให้มีปริมาตรรวมทั้งหมดในหลอดทดลองเท่ากับ 2,000 ไมโครลิตร

7.1.2 นำไปทำให้เย็นโดยนำไปแช่ในอ่างน้ำแข็ง

7.1.3 เติมสารละลายโซเดียมคลอไรด์ 400 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันแล้วเติมสารละลายกรดซัลฟิวริก 2,000 ไมโครลิตร

7.1.4 นำไปแช่ต่อในอ่างน้ำแข็งอีกครั้งจนเกิดสีแล้วนำไปวัดค่าทรานสมิตแตนซ์ (%T) ด้วยเครื่องสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ที่ความยาวคลื่น 410 นาโนเมตร จะได้เป็นค่าแบลนด์ของแต่ละตัวอย่าง

7.1.5 นำไปแช่ในอ่างน้ำแข็งอีกครั้ง เติมสารละลายบรูซัน- กรดซัลฟานิลิก 100 ไมโครลิตร เขย่าให้เข้ากัน

7.1.6 นำไปแช่ในเครื่องอังไอน้ำที่มีอุณหภูมิคงที่ไม่ต่ำกว่า 95 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 20 นาที จากนั้นนำมาแช่ในอ่างน้ำแข็งให้อุณหภูมิลดลงจนเท่าอุณหภูมิห้องจึงนำไปวัดค่าทรานสมิตแตนซ์

7.1.7 นำค่าที่ได้ไปหักกับค่าเบสองค์ที่วัดได้ครั้งแรกของแต่ละตัวอย่าง นำค่าทรานสมิทแดนซ์ (%T) ที่ได้ไปคำนวณหาความเข้มข้นโดยการเทียบกับกราฟมาตรฐาน

7.2 การวิเคราะห์ปริมาณไนโตรที่ ได้ทำการประยุกต์วิธีการทดลองของธงชัย พรรณสวัสดิ์ และอุษา วิเศษสุมน (2535) ซึ่งมีวิธีการดังนี้คือทำการเจือจางตัวอย่างให้เป็น 50 เท่า โดยการ

7.2.1 คูณตัวอย่างจริง 48 ไมโครลิตร เจือจางด้วยโซเดียมคลอไรด์ 7% ปริมาตร 2,352 ไมโครลิตร ให้มีปริมาตรรวมทั้งหมดในหลอดทดลองเท่ากับ 2,400 ไมโครลิตร

7.2.2 เติมนสารละลายอีซีทีเอ 16 ไมโครลิตร และกรดซัลฟานิลิก 16 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากันทิ้งให้เกิดปฏิกิริยา 3-10 นาที

7.2.3 จากนั้นนำมาเติมน้ำยาแแนฟทิลลามินไฮโดรคลอไรด์ 16 ไมโครลิตร และโซเดียมอะซีเตทบัฟเฟอร์ 16 ไมโครลิตร ผสมให้เข้ากัน ตั้งทิ้งไว้ 10-30 นาที จะเกิดสีม่วงแดง

7.2.4 นำไปวัดค่าทรานสมิทแดนซ์ (%T) ที่ความยาวคลื่น 543 นาโนเมตร

8. เปรียบเทียบผลการศึกษการย่อยสลายสีมาลาไคน์กรีนโดยตะกอนแร่ภายใต้สภาวะทั้ง 4 สภาวะ ในการศึกษาการย่อยสลายช่วงแรกจะเปรียบเทียบการลดลงของสีมาลาไคน์กรีนโดยตะกอนแร่ภายใต้สภาวะทั้ง 4 สภาวะ จากการสังเกตด้วยตาเปล่าจากขวดซีรัมว่าสีมาลาไคน์กรีนมีความเข้มลดลงหรือไม่ หลังจากสังเกตความเข้มของสีแล้วจะทำการถ่ายรูปเพื่อบันทึกผลการทดลองเก็บไว้ หลังจากเก็บรวบรวมผลการศึกษาได้ช่วงเวลาหนึ่ง นำผลที่ได้มาเปรียบเทียบความเข้มของสีมาลาไคน์กรีนดังนี้

8.1 เปรียบเทียบสีมาลาไคน์กรีนระหว่างชุดไว้เชื้อและชุดทดลองในแต่ละสภาวะ

8.2 เปรียบเทียบสีมาลาไคน์กรีนชุดทดลองของทุกสภาวะ

8.3 นำตัวอย่างมา scan เพื่อหาค่าแอบซอพแบนซ์ที่ความยาวคลื่น 320 – 900 นาโนเมตร และที่ความยาวคลื่น 616.9 นาโนเมตร

8.4 จากผลการทดลองข้อ 8.1 ถึง 8.3 เลือกสภาวะที่ดีที่สุดที่สามารถลดปริมาณสีมาลาไคน์กรีนได้มากที่สุดและใช้เวลาสั้นที่สุด

9. จากข้อ 8 เมื่อเลือกสภาวะที่ดีที่สุดแล้ว 1 สภาวะ เมื่อเลือกสภาวะที่ดีที่สุดได้ 1 สภาวะแล้ว ทำการทดลองซ้ำอีกหนึ่งครั้งตั้งแต่ข้อ 5-7 แต่ทำการศึกษา 7 วัน และทำการวิเคราะห์ผลการย่อยสลายเพิ่มเติมดังนี้

9.1 นำตัวอย่างที่เก็บไว้มาวิเคราะห์ด้วยเครื่อง HPLC โดยใช้สภาวะดังนี้

ยี่ห้อเครื่อง : Hewlett Packard Series 1100  
 Detector : UV 254 นาโนเมตร

Column : XDB-C18 4.6 × 150 mm 5 – Micron  
 Mobile phase : Methanol : H<sub>2</sub>O (Acetic acid 0.02 %)  
 Flow rate : 0.3 มล./นาที  
 Injection Volume: 20 ไมโครลิตร  
 Runtime : 22 นาที

การวิเคราะห์ตัวอย่างใช้วิธี gradient elution โดยเริ่มต้นที่ 0% Methanol: 100% H<sub>2</sub>O (Acetic acid 0.02%) เมื่อเวลาผ่านไป 20 นาที เครื่องจะมีการทำงานแบบ gradient เป็น 20% Methanol: 80% H<sub>2</sub>O (Acetic acid 0.02%)

9.2 นำตัวอย่างจากขวดซีรัมมาวิเคราะห์ค่าแอมซอพเบนซ์ที่ความยาวคลื่น 616.9 นาโนเมตร, ค่าซีไอดี, เอสเอส, ทีดีเอส และโซเดียมคลอไรด์

#### 10. การวิเคราะห์ปริมาณซีไอดี, เอสเอส, ทีดีเอสและโซเดียมคลอไรด์ที่อยู่ในสารตัวอย่าง

10.1 การวิเคราะห์ปริมาณซีไอดี ได้ทำการวิเคราะห์ตามวิธีการทดลองของธงชัย พรรณสวัสดิ์ และอุษา วิเศษสุมน (2535) ซึ่งวิเคราะห์โดยวิธีรีฟลักซ์แบบปิด (close reflux)

10.2 การวิเคราะห์ปริมาณเอสเอสและทีดีเอส ได้ทำการวิเคราะห์ตามวิธีการทดลองของธงชัย พรรณสวัสดิ์ และอุษา วิเศษสุมน (2535)

10.3 การวิเคราะห์ปริมาณโซเดียมคลอไรด์ ได้ทำการประยุกต์วิธีการทดลองของธงชัย พรรณสวัสดิ์ และอุษา วิเศษสุมน (2535) โดยวิธีซิลเวอร์ไนเตรท ซึ่งมีวิธีการดังนี้คือ

10.3.1 ควบตัวอย่างน้ำ 1 มล.

10.3.2 เติมสารละลายโพแทสเซียมโครเมตอินดิเคเตอร์ 10 ไมโครลิตร ไทเทรตกับสารละลายมาตรฐานซิลเวอร์ไนเตรทที่จุดยุติจะเกิดตะกอนสีอิฐของซิลเวอร์โครเมตในสารละลายสีเหลือง

10.3.3 ทำแบลนด์โดยใช้น้ำกลั่น 1 มล. แทนตัวอย่างน้ำ

การคำนวณ

มก./ลบ.คม. โซเดียมคลอไรด์ = (A-B) × 1000 × 1.65

เมื่อ A = ลบ.ชม. ของสารละลายซิลเวอร์ไนเตรทที่ใช้ในการไทเทรตกับตัวอย่างน้ำ

B = ลบ.ชม. ของสารละลายซิลเวอร์ไนเตรทที่ใช้ในการไทเทรตกับแบลนด์

11. จากข้อ 9 นำส่วนใสที่มีสีมาย่อยสลายต่อภายใต้ 3 สภาวะ (ขั้นที่ 2) โดยนำส่วนใสที่มีสีจากข้อ 9 มาย่อยสลายต่อภายใต้ 3 สภาวะที่ไม่ได้เลือก โดยใช้อัตราส่วน 1:3 คือ น้ำส่วนใสที่มีสีจากข้อ 9 จำนวน 1 ส่วนต่อตะกอนเร่ง 3 ส่วน ซึ่งทำการย่อยสลายเหมือนข้อ 5 เป็นเวลา 7 วัน และทำการวิเคราะห์ผลการย่อยสลายเหมือนข้อ 9 และ 10

## 12. จากผล HPLC ทำการแปลผลเพื่อศึกษาการย่อยสลายสีมาลาโคไนน์กรีน

12.1 สังเกตจากพีคที่เกิดขึ้นของสารตัวอย่างตั้งแต่วันที่เริ่มต้นการทดลองจนถึงวันที่ 7 ของการทดลอง สังเกตว่าขนาดของพีคเกิดการเปลี่ยนแปลงหรือไม่ ทั้งในซุคไร้เชื้อและซุคทดลอง เพื่อศึกษาการย่อยสลายของสีมาลาโคไนน์กรีนว่าเกิดจากการทำงานของจุลินทรีย์หรือเกิดจากปฏิกิริยาทางเคมี

12.2 สังเกตจากพีคที่เกิดขึ้นของสารตัวอย่างเทียบกับเวลาการเกิดพีคมาตรฐานของสีมาลาโคไนน์กรีน สังเกตว่ามีพีคของสารตัวอย่างที่เวลาเดียวกันกับมาตรฐานสีเกิดการเปลี่ยนแปลงหรือไม่ เช่น พีคมีขนาดความกว้างและความสูงเปลี่ยนไป หรือเกิดพีคที่เวลาใหม่เกิดขึ้นที่ต่างจากวันที่เริ่มต้นการทดลอง เพื่อศึกษาการย่อยสลายสีมาลาโคไนน์กรีนโดยจุลินทรีย์

12.3 ในขั้นที่ 2 ทำการเปรียบเทียบผลของ HPLC ภายใต้สภาวะต่าง ๆ ทั้ง 3 สภาวะ เพื่อเลือกสภาวะที่เหมาะสมสามารถย่อยสลายสีมาลาโคไนน์กรีนที่ยังคงเหลือจากสภาวะแรก

12.4 เปรียบเทียบผลของ HPLC ของซุคทดลองในแต่ละสภาวะในขั้นที่ 2 เพื่อศึกษากลไกการย่อยสลายสีมาลาโคไนน์กรีนว่าในสภาวะต่าง ๆ มีกลไกการทำงานแตกต่างกันหรือไม่