

547.81

ว. 6417

3. 6

2

การแยก อาร์-ไฟโคอิริทริน และอาร์-ไฟโคไซยานิน จากสาหร่ายสกุล  
กราซีตาเรีย ในแหลมหิน จังหวัดตราด

ห้องสมุดบัณฑิตวิทยาลัย  
มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ

ปริญญาโท

ของ

นิยม ชลิตะนาวิน

5-1 พ.ศ. 2535

เสนอต่อมหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ ประสานมิตร

เพื่อเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาคำหลักสูตร

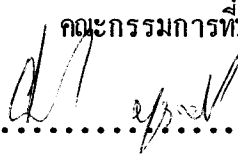
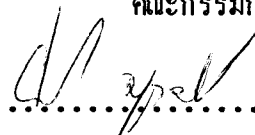
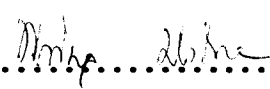
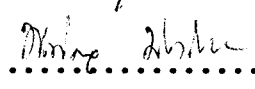
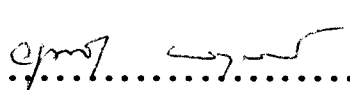
ปริญญาการศึกษามหาบัณฑิต

กุมภาพันธ์ 2531

ลิขสิทธิ์เป็นของมหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ

178012

คณะกรรมการที่ปรึกษาประจำตัวนิสิตและคณะกรรมการสอบ ได้พิจารณาปริญญาบัตรฉบับนี้แล้ว  
เห็นสมควรรับ เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญา การศึกษามหาบัณฑิตของมหาวิทยาลัย  
ศรีนครินทรวิโรฒได้

คณะกรรมการที่ปรึกษา		คณะกรรมการสอบ	
	ประธาน		ประธาน
	กรรมการ		กรรมการ
			กรรมการ

## ประกาศขอบคุณการ

ปริญญานิพนธ์ฉบับนี้ ผู้วิจัยได้รับความช่วยเหลือและคำแนะนำอย่างดียิ่งจาก ดร. ธารรัตน์  
ศุภศิริ และผู้ช่วยศาสตราจารย์พรพิมล ม่วงไทย ผู้วิจัยขอขอบพระคุณเป็นอย่างสูงไว้ ณ ที่นี้  
ผู้วิจัยขอขอบคุณ บุคคล ญาติ มิตร ทุกคนที่ให้ความช่วยเหลือในด้านต่าง ๆ จนกระทั่ง  
ปริญญานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จลงได้ด้วยดี

นิยม ชลิตะนาวิน

## สารบัญ

บทที่		หน้า
1	บทนำ .....	1
	คำนำ .....	1
	ความมุ่งหมายของการศึกษาค้นคว้า .....	2
	ความสำคัญของการศึกษาค้นคว้า .....	2
	ขอบเขตของการศึกษาค้นคว้า .....	2
	คำนิยามศัพท์เฉพาะ .....	2
2	เอกสารที่เกี่ยวข้องกับงานวิจัย .....	4
3	วิธีดำเนินการ .....	9
	วิธีการเก็บตัวอย่าง .....	9
	การสกัดไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	9
	การหาน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	12
	การแยกไฟโคอิริทรินออกจากสารเจือปน .....	12
	การแยกไฟโคไซยานินออกจากสารเจือปน .....	14
	การศึกษาสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	14
	การศึกษาสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของไฟโคอิริทริน และไฟโคไซยานิน .....	14
	การศึกษาหน่วยย่อยของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	14
4	ผลการศึกษาค้นคว้า .....	18
	การสกัดสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	18
	การหาน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยเทคนิค เจลฟิลเทรชัน .....	22

การแยกไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินออกจากสารเจือปนด้วยเทคนิค คือเออี-เซลลูโลส คอลัมน์โครมาโทกราฟี .....	27
การแยกไฟโคอิริทรินออกจากสารเจือปน .....	27
การแยกไฟโคไซยานินออกจากสารเจือปน .....	31
การศึกษาสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	35
การศึกษาสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของไฟโคอิริทริน และไฟโคไซยานิน .....	38
การศึกษาความเป็นสารเอกพันธ์และหน่วยย่อยของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน	41
การศึกษาความเป็นสารเอกพันธ์ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน ด้วยวิธี อิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล โพลีอะคริลาไมด์ pH 8.9 .....	41
การศึกษาความเป็นสารเอกพันธ์ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน ด้วยวิธี อิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล โพลีอะคริลาไมด์ pH 7.0 .....	43
การศึกษาหน่วยย่อยของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยวิธี อิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ pH 8.9 .....	45
การศึกษาหน่วยย่อยของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยวิธี อิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ pH 7.0 .....	48
5 สรุป อภิปรายผล และข้อเสนอแนะ .....	51
ความมุ่งหมายของการศึกษาค้นคว้า .....	51
ขอบเขตของการศึกษาค้นคว้า .....	51
วิธีดำเนินการศึกษาค้นคว้าและรวบรวมข้อมูล .....	51
สรุปผลการศึกษาค้นคว้า .....	52
อภิปรายผล .....	53
ข้อเสนอแนะ .....	55

บทที่	หน้า
บรรณานุกรม .....	56
ภาคผนวก .....	58
การเตรียมสารเคมี .....	59
รูปร่างลักษณะของสารร้ายสกุลกราซิลารีเรีย .....	65

## บัญชีตาราง

ตาราง

หน้า

- 1 แสดงค่าความยาวคลื่นสูงสุดของการดูดกลืนแสงและการปล่อยแสง  
ฟลูออเรสเซนซ์ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน ..... 5

## บัญชีภาพประกอบ

ภาพประกอบ	หน้า
1 แสดงพันธะไทโออีเทอร์ที่เปปไทด์จับกับไฟโคบิลินของไฟโคอิริโทรบิลิน .....	4
2 แสดงโครงสร้างไฟโคยูโรบิลินและไฟโคไซยานิน .....	6
3 แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของ อาร์-ไฟโคอิริทริน จากสหายสกุล แคลิแทนัม .....	7
4 สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของการสกัดสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	19
5 สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคไซยานินที่ตกตะกอนด้วยแอมโมเนียม ซัลเฟต ความเข้มข้น 35 % ของสารละลายอิ่มตัว .....	20
6 สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคอิริทรินที่ตกตะกอนด้วยแอมโมเนียม ซัลเฟต ความเข้มข้น 50 % ของสารละลายอิ่มตัว .....	21
7 แสดงผลการแยกโปรตีนมาตรฐานด้วยคอลัมน์เซฟฟาคริล S-300 .....	23
8 แสดงผลการแยกไฟโคอิริทรินด้วยคอลัมน์เซฟฟาคริล S-300 .....	24
9 แสดงผลการแยกไฟโคไซยานินด้วยคอลัมน์เซฟฟาคริล S-300 .....	25
10 แสดงผลการประมาณค่าน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน ด้วยคอลัมน์เซฟฟาคริล S-300 โดยเปรียบเทียบกับน้ำหนักโปรตีน มาตรฐาน .....	26
11 แสดงผลการแยกสารไฟโคอิริทรินออกจากสิ่งเจือปนด้วยดีอีเอ-เซลลูโลส คอลัมน์โครมาโทกราฟี .....	28
12 แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคอิริทรินที่แยกได้จากคอลัมน์ ดีอีเอ-เซลลูโลส .....	29
13 แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงจากผลรวมลำดับส่วนของสารไฟโคอิริทริน .....	30
14 แสดงผลการแยกสารไฟโคไซยานินออกจากสิ่งเจือปนด้วยดีอีเอ-เซลลูโลส คอลัมน์โครมาโทกราฟี .....	32

15	แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคไซยานินที่แยกได้จากคอลัมน์ ดีอีเออี-เซลลูโลส .....	33
16	แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงจากผลรวมลำดับส่วนของสารไฟโคไซยานิน .....	34
17	สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคอิริทรินในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0 .....	36
18	สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคไซยานินในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0 .....	37
19	สเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของสารไฟโคอิริทริน .....	39
20	สเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของสารไฟโคไซยานิน .....	40
21	แสดงผลของอิเล็กโตรโพรซีสมบนแผ่นเจล โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 7 % pH 8.9 ของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	42
22	แสดงผลของอิเล็กโตรโพรซีสมบนแผ่นเจล โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 7 % pH 7.0 ของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	44
23	แสดงผลของอิเล็กโตรโพรซีสมบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 10 % pH 8.9 ของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	46
24	แสดงผลการหาน้ำหนักโมเลกุลของหน่วยย่อยของสารไฟโคอิริทรินเปรียบเทียบ กับโปรตีนมาตรฐานด้วยวิธีอิเล็กโตรโพรซีสมบนแผ่นเจล เอสดีเอส- โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 10 % pH 8.9 .....	47
25	แสดงผลของอิเล็กโตรโพรซีสมบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 10 % pH 7.0 ของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน .....	49
26	แสดงผลการหาน้ำหนักโมเลกุลของหน่วยย่อยของสารไฟโคอิริทรินและ ไฟโคไซยานินเปรียบเทียบกับโปรตีนมาตรฐานด้วยวิธีอิเล็กโตรโพรซีสม บนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 10 % pH 7.0 .....	50

คำนำ

ประเทศไทยมีสาหร่ายสีแดง (red algae) สกุลกราซีลาเรีย (*Gracilaria spp.*) เป็นจำนวนมาก ซึ่งขึ้นอยู่ตามชายฝั่งทะเลไปจนถึงน้ำลึก ๆ ที่แสงแดดส่องถึง ชาวประมงตามจังหวัดชายฝั่งทะเลได้นำสาหร่ายสกุลนี้มาต้มจิ้มน้ำพริกรับประทานเป็นอาหาร และยังสามารถนำมาสกัดให้วุ้นคุณภาพที่ดีด้วย

สาหร่ายสีแดงสกุลกราซีลาเรียจัดอยู่ใน ดิวิชัน โรโดไฟตา (Division Rhodophyta) มีส่วนประกอบของสารสี (pigment) ที่สำคัญคือ ไฟโคบิลิน (phycobilin) ได้แก่ ไฟโคอีริโทรบิลิน (phycoerythrobilin) ไฟโคยูโรบิลิน (phycourobilin) และไฟโคไซยาโนบิลิน (phycocyanobilin) ซึ่งมีโครงสร้างคล้ายกับสารสีของน้ำดี (bile pigment) ของสัตว์ สารเหล่านี้พบเฉพาะในสาหร่ายสีแดงและสาหร่ายสีน้ำเงินแกมเขียว (blue-green algae) (กาญจนภาชน์ ลีวมนนธ์ 2527 : 25 - 26) ไฟโคบิลินเมื่อรวมกับโปรตีนเป็นสารประกอบเชิงซ้อน เรียกว่า ไฟโคบิลิโปรตีน (Phycobiliprotein)

ไฟโคบิลิโปรตีน ที่พบในสาหร่ายมี 3 ชนิดคือ ไฟโคอีริทริน (phycoerythrin) มีสีส้มแดง ไฟโคไซยานิน (phycocyanin) มีสีน้ำเงิน และแอลโลไฟโคไซยานิน (allophycocyanin) มีสีเหลือง ไฟโคอีริทรินนั้นประกอบด้วยไฟโคอีริโทรบิลินกับไฟโคยูโรบิลิน ไฟโคไซยานินประกอบด้วยไฟโคอีริโทรบิลินกับไฟโคไซยาโนบิลิน และแอลโลไฟโคไซยานิน ประกอบด้วย ไฟโคไซยาโนบิลิน (Goodwin. 1976 : 328 - 376) สารสีทั้งไฟโคไซยานินและไฟโคอีริทรินเป็นสารสีที่มีประโยชน์ คือ ไฟโคไซยานินสามารถนำมาใช้เป็นสีผสมอาหารได้ นอกจากนี้ยังพบว่าไฟโคไซยานินและไฟโคอีริทรินยังมีสมบัติให้ค่าฟลูออเรสเซนซ์ (fluorescence) สูง สามารถนำมาใช้ในการตรวจวิเคราะห์สารต่าง ๆ เช่น วิเคราะห์ระบบภูมิคุ้มกัน (immunoassay) (Oi, Alexander and Stryler. 1982 : 981 - 986)

ดังนั้นการศึกษาสมบัติและวิธีการสกัดไฟโคอีริทรินและไฟโคไซยานินจะเป็นความรู้พื้นฐานในการนำไปสู่กระบวนการผลิตสีจากธรรมชาติในเชิงอุตสาหกรรมในประเทศไทยในอนาคต

### ความมุ่งหมายของการศึกษาค้นคว้า

เพื่อศึกษาสมบัติและวิธีการสกัดไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

### ความสำคัญของการศึกษาค้นคว้า

1. ผลจากการศึกษาทำให้ทราบเทคนิควิธีการสกัดไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน
  2. ผลจากการศึกษาและวิเคราะห์จะเป็นพื้นฐานสำคัญในการศึกษาวิจัยทางด้านชีวเคมี
- รวมทั้งเป็นประโยชน์เพื่อนำมาเป็นผู้ผสมอาหาร

### ขอบเขตของการศึกษาค้นคว้า

1. การศึกษาครั้งนี้ใช้สำหรับสายสกุลกราซิล่า เรียจากชายฝั่งทะเล ตำบลแหลมหิน จังหวัดตราด
2. ศึกษาวิธีการสกัดไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน
3. ศึกษาน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยเทคนิค เจล ฟิลเตรชัน (gel filtration)
4. ศึกษาสเปกตรัมการดูดกลืนแสง (absorption spectrum) ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน ที่ความยาวคลื่น 250 - 700 นาโนเมตร
5. ศึกษาสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ (fluorescence emission spectrum) ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน ที่ความยาวช่วงคลื่น 500 - 700 นาโนเมตร
6. ศึกษาหน่วยย่อย (subunit) ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยเทคนิค เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ เจล อิเล็กโตรโฟรีซิส (SDS-polyacrylamide gel electrophoresis)

### คำนิยามศัพท์เฉพาะ

อิเล็กโตรโฟรีซิส (electrophoresis) คือวิธีการแยกสารออกจากกันในสนามไฟฟ้า ซึ่งอาศัยความแตกต่างของขนาด ประจุ ของสารตัวอย่าง โดยบรรจุสารที่ต้องการแยกลงบนแผ่นค้ำจุน (supporting medium) ซึ่งอาจจะเป็นกระดาษกรอง เซลลูโลส อะซีเตต (cellulose acetate)

หรือโพลีอะคริลาไมด์ แล้วผ่านกระแสไฟฟ้าไปชั่วระยะเวลาหนึ่ง สารที่มีน้ำหนักโมเลกุลหรือประจุสุทธิต่างกันจะเคลื่อนที่ไปยังขั้วไฟฟ้าตรงข้ามกับประจุของสารตัวอย่างด้วยอัตราเร็วที่ไม่เท่ากัน ทำให้สามารถแยกสารออกจากกันได้

เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ เจล อิเล็กโทรโฟรีซิส (SDS-polyacrylamide gel electrophoresis) คือวิธีการแยกสารโดยเฉพาะอย่างยิ่งโปรตีนที่มีน้ำหนักโมเลกุลต่างกัน ออกจากกันด้วยกระแสไฟฟ้า โดยใช้โพลีอะคริลาไมด์เป็นตัวค้ำจุน และใส่โซเดียมโดเดซิลซัลเฟต (sodium dodecyl sulfate, SDS) ลงไป เพื่อให้จับกับโปรตีนและมีประจุสุทธิเป็นลบ เนื่องจากหมู่ของเอสดีเอส (โดยกรดอะมิโนสายโปรตีนประมาณ 3 เรซิดิว (residue) จะจับกับเอสดีเอส 1 โมเลกุล) เนื่องจากอัตราส่วนของจำนวนประจุลบสุทธิต่อน้ำหนักโมเลกุลของโปรตีนมีค่าคงที่ จึงทำให้การแยกโดยวิธีนี้ไม่ขึ้นกับจำนวนประจุลบของโปรตีน เมื่อผ่านกระแสไฟฟ้าลงบนแผ่นโพลีอะคริลาไมด์ โปรตีนที่มีขนาดเล็กกว่าจะเคลื่อนที่ไปยังขั้วไฟฟ้าบวกได้เร็วกว่าโปรตีนที่มีขนาดใหญ่

โครมาโทกราฟี (chromatography) คือวิธีการแยกสารผสมออกจากกันโดยอาศัยหลักการที่สารถูกดูดซับบนวัฏภาคนิ่ง (stationary phase) และถูกพาให้เคลื่อนที่ด้วยวัฏภาคเคลื่อนที่ (mobile phase) ได้แตกต่างกัน จึงทำให้การเคลื่อนที่ของสารต่าง ๆ ในสารผสมมีอัตราเร็วไม่เท่ากันจึงสามารถแยกสารออกจากกันได้

คอลัมน์โครมาโทกราฟี (column chromatography) คือวิธีโครมาโทกราฟีที่ใช้วัฏภาคนิ่งบรรจุในคอลัมน์ โดยสารผสมที่นำมาแยกจะถูกดูดซับด้วยวัฏภาคนิ่งและเคลื่อนที่ไปตามวัฏภาคเคลื่อนที่ในอัตราเร็วที่ไม่เท่ากันด้วยตัวชะ (eluant) จึงทำให้สามารถแยกสารผสมออกจากกันได้

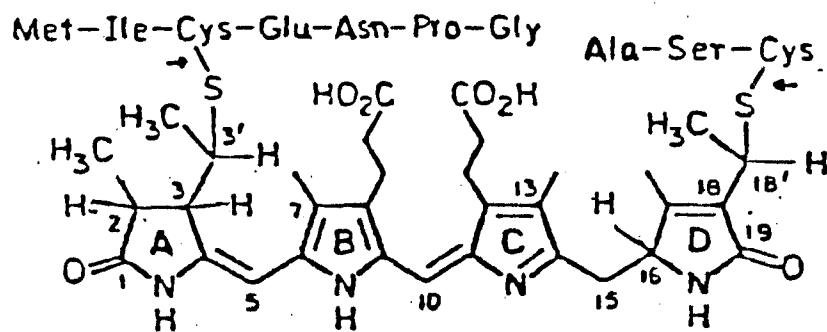
โซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ (sodium phosphate buffer) คือสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ที่มีความเข้มข้น 10 mM pH 6.0

ไดอะไลซิส (dialyze) คือวิธีการแยกสารมลทินหรือเกลือต่าง ๆ ที่มีน้ำหนักโมเลกุลน้อย ๆ ออกจากสารละลายไฟโคอิริทรินหรือไฟโคไซยานินโดยให้ซึมผ่านเยื่อบาง ๆ

เอกสารที่เกี่ยวข้องกับการวิจัย

ไฟโคบิลิโปรตีน ในสาหร่ายต่างชนิดกันจะมีสมบัติแตกต่างกัน ดังนั้นจึงได้มีการใส่อักษรนำหน้าไฟโคบิลิโปรตีน เพื่อแสดงถึงชนิดของสาหร่าย ที่เป็นที่มาของสารสีนั้น ๆ เช่น ซี (C) อาร์ (R) และ บี (B) - ไฟโคอิริทริน หมายถึง ไฟโคอิริทรินที่พบในสาหร่าย คิวซี้น ไชยานิไฟตา (Division Cyanophyta) คิวซี้นโรโคไฟตา และกลุ่มย่อยแวงกิโอฟีซีอี (Subclass Bangiophyceae) ตามลำดับ (Goodwin. 1976 : 328 - 376)

โครงสร้างของไฟโคบิลิโปรตีน ประกอบด้วย เปปไทด์ (peptide) ที่รวมกับไฟโคบิลิน (phycobilin) ซึ่งมีโครงสร้างเป็นเตตระซีโรล (tetrapyrroles) ทั่วพันธะไทโอฟีเทอร์ (thio - ether) ดังรูป



ภาพประกอบ 1 แสดงพันธะไทโอฟีเทอร์ (ลูกศรชี้) ที่เปปไทด์จับกับไฟโคบิลินของไฟโคอิริโทรบิลิน (Nagy and Others. 1985 : 4864 - 4868)

ไฟโคอิริทริน และไฟโคไซยานินมีสมบัติในการดูดกลืนและปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ (absorption and fluorescence emission) แตกต่างกันดังตาราง 1

ตาราง 1 แสดงค่าความยาวคลื่นสูงสุดของการดูดกลืนแสงและการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

ชนิดของไฟโคบิลิโปรตีน	ชนิดของสาหร่าย	*ความยาวคลื่นสูงสุดของการดูดกลืนแสง (นาโนเมตร)			**ค่าความยาวคลื่นสูงสุดของการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ (นาโนเมตร)
		PUB	PEB	PCB	
ไฟโคอิริทริน					
C -	สาหร่ายสีน้ำเงิน แกมเขียว		565		577
R -	สาหร่ายสีแดง	498	567,538		578
B -	สาหร่ายสีแดง	498	545,563		575
ไฟโคไซยานิน					
C -	สาหร่ายสีน้ำเงิน แกมเขียว			620	648
R -	สาหร่ายสีแดง		555	617	636

PUB - ไฟโคยูโรบิลิน

PEB - ไฟโคอิริโทรบิลิน

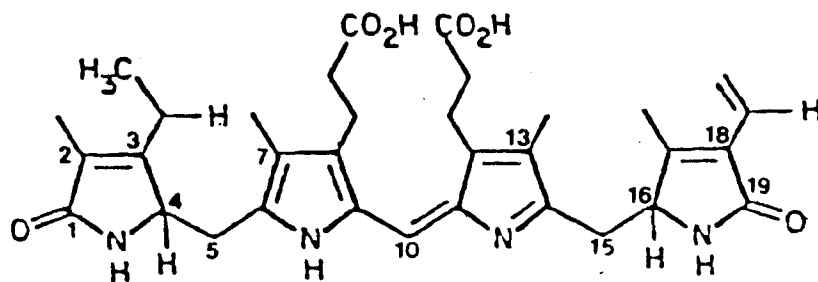
PCB - ไฟโคไซยาโนบิลิน

\* (Glazer and Hixson. 1977 : 32 - 42)

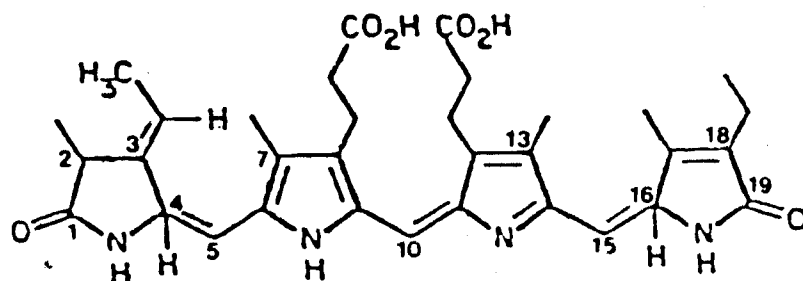
\*\* (Glazer and Hixson. 1975 : 5487 - 5495)

จากตาราง 1 ค่าความยาวคลื่นสูงสุดของการดูดกลืนแสงและการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน จะมีค่าแตกต่างกันตามชนิดของสาหร่ายและมีส่วนประกอบของไฟโคบิลินในสาหร่ายแต่ละชนิดแตกต่างกันด้วย

โครงสร้างของไฟโคยูโรบิลิน และไฟโคไซยาโนบิลิน แสดงไว้ดังภาพประกอบ 2



ไฟโคยูโรบิลิน (Nagy and Others. 1985 : 4864 - 4868)



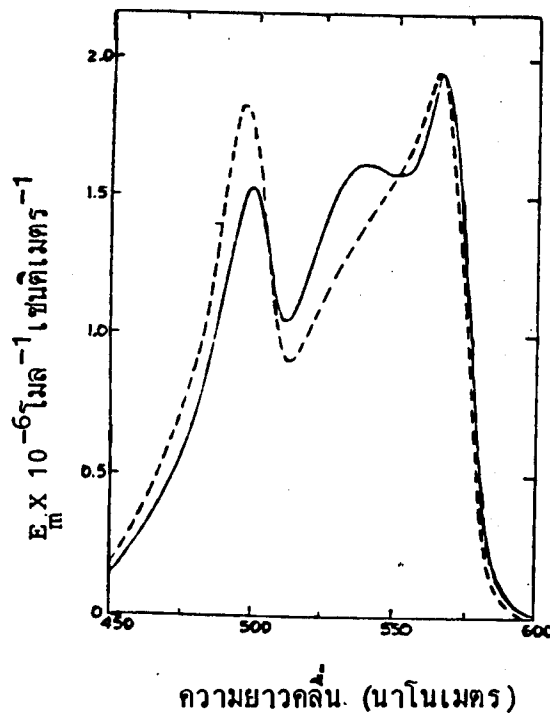
ไฟโคไซยาโนบิลิน (Teale and Dale. 1970 : 161 - 169)

ภาพประกอบ 2 แสดงโครงสร้างไฟโคยูโรบิลินและไฟโคไซยาโนบิลิน

จากภาพประกอบ 2 โครงสร้างของไฟโคยูโรบิลินและไฟโคไซยาโนบิลิน จะมีตำแหน่งของพันธะคู่ในโครงสร้างแตกต่างกัน คือตำแหน่งที่ 2 - 3, 4 - 5 และ 15 - 16 ตามลำดับ จึงทำให้ค่าการดูดกลืนแสงแตกต่างกันดังกล่าว

ในปี ค.ศ. 1981 ยู (Yu) และคนอื่น ๆ (Yu and Others. 1981 : 482 - 488) ได้ศึกษาการแยก อาร์-ไฟโคอีริทรินจากสาหร่ายสีแดงสกุลแคลลิแทมนัม (*Callithamnion spp.*) พบว่า สามารถแยก อาร์-ไฟโคอีริทรินได้ 2 ชนิด มีลักษณะสเปกตรัมการดูดกลืนแสงคล้ายคลึงกันคือ มีค่าการดูดกลืนแสงสูงสุดที่ความยาวคลื่น 565,539 และ 497 นาโนเมตร และยังพบว่าสาหร่ายในสกุล

(genus) เดียวกัน แต่ต่างชนิดกัน (species) จะมีลักษณะสเปกตรัมของการดูดกลืนแสงแตกต่างกันดังภาพประกอบ 3



*C. byssoides* ———

*C. roseum* - - - - -

ภาพประกอบ 3 แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของอาร์-ไฟโคอีริทริน จากสาหร่ายแกลลิตาแมมมัม (Yu and Others. 1981 : 482 - 488)

จากภาพประกอบ 3 *C. byssoides* มีความเข้มข้น 0.091 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร และ *C. roseum* มีความเข้มข้น 0.061 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร จะให้ค่าการดูดกลืนแสงแตกต่างกันที่ความยาวช่วงคลื่น 497 และ 539 นาโนเมตร ตามลำดับ

ในปี ค.ศ. 1973 แมคคอลล์ (MacColl) และคนอื่น ๆ (MacColl and Others. 1973 : 7080 - 7086) ได้ศึกษาหน่วยย่อยของซี-ไฟโคไซยานินจากสาหร่าย *Chroomonas* spp. สามารถแยกได้โดยอาศัยวิธีเอสดีเอส-โพลีอะครีลาไมด์ เจล อิเล็กโทรโฟเรซิส พบว่า ได้แถบ (band)

2 แถบ คือ สีเขียว (green band) ซึ่งเป็น โซ่-อัลฟา ( $\alpha$ -chain) มีน้ำหนักโมเลกุลน้อย (light chain) และสีน้ำเงินที่เป็น โซ่-บีตา ( $\beta$ -chain) มีน้ำหนักโมเลกุลมากกว่า (heavy chain)

ในปี ค.ศ. 1986 มิซุโน (Mizuno) และคนอื่น ๆ (Mizuno and Others. 1986 : 1161 - 1165) ได้ศึกษาหน่วยย่อยของ อาร์-ไฟโคอิริทริน จากสาหร่าย *Porphyra spp.* พบว่า มี 2 หน่วยย่อยที่มีน้ำหนักโมเลกุล  $2.3 \times 10^4$  และ  $3.8 \times 10^4$  คาลตัน (dalton) ซึ่งมีลักษณะเป็น โซ่-อัลฟา และ โซ่-บีตา เช่นเดียวกับ ซี-ไฟโคไซยานิน

ปริมาณของไฟโคไซยานินกับไฟโคอิริทรินในสาหร่ายจะขึ้นอยู่กับระดับความเข้มของแสง ในระดับน้ำลึกความเข้มของแสงต่ำจะให้ปริมาณของไฟโคอิริทรินมากกว่าไฟโคไซยานิน ซึ่งสามารถจะ แยกไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินออกจากเซลล์ของสาหร่ายโดยวิธีทำให้เซลล์แตก แล้วนำไปสกัดด้วย น้ำหรือสารละลายของโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์และนำไปแยกออกจากสารอื่น ๆ ที่ปนอยู่ ด้วยการทำให้ตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต แล้วทำให้บริสุทธิ์ด้วยวิธีคอลัมน์โครมาโทกราฟี (Fritsch. 1965 : 397 - 422) ไฟโคบิลิโปรตีนที่แยกได้จะมีจุดไอโซอิเล็กตริก (isoelectric point) ในช่วง 4.3 - 4.9 มีน้ำหนักโมเลกุล 250,000 - 300,000 คาลตัน (Goodwin. 1976 : 329 - 376)

วิธีดำเนินการ

1. วิธีการเก็บตัวอย่าง

แหล่งที่เก็บตัวอย่างสำหรับสาหร่ายสกุลกราซิลลาเรีย คือ ตำบลแหลมหิน จังหวัดตราด เก็บในเดือน มีนาคม สุ่มเก็บบริเวณชายฝั่งทะเลที่ระดับน้ำลึก 1 เมตร จำนวน 10 กิโลกรัม แล้วนำมาล้างแยกสิ่งเจือปนออกและเก็บแช่แข็งไว้ในตู้เย็น

2. การสกัดไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

วิธีการสกัดได้ประยุกต์จากวิธีของคลอทซ์ และเกลเซอร์ (Klotz and Glazer. 1985 : 4856 - 4863) ซึ่งมีขั้นตอนดังนี้

2.1 สุ่มตัวอย่างสาหร่ายสกุลกราซิลลาเรียที่เก็บไว้ในข้อ 1 นำไปซึ่งให้ได้น้ำหนัก 500 กรัม

2.2 บั่นสาหร่ายให้ละเอียดและเติมสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์จำนวน 350 ลูกบาศก์เซนติเมตร คนให้เข้ากัน แล้วนำไปแช่แข็งในตู้เย็น จากนั้นตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 7 วัน

2.3 กรองเอากากสาหร่ายออกไปด้วยผ้ากรอง นำสารละลายที่ได้ไปปั่นที่ความเร็ว 7,800 g (high speed refrigerated centrifuge, beckman model JA - 20) เป็นเวลา 40 นาที ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เพื่อแยกส่วนที่ไม่ละลายในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ทิ้งไป และสารละลายที่ได้นำไปกรองผ่าน ซีไลต์ บุษเนอร์ (celite buchner)

2.4 เติมแอมโมเนียมซัลเฟต (ammonium sulphate) ลงในสารละลายให้มี ความเข้มข้น 20 % ของสารละลายอิมัตว์ คนให้ละลายเข้ากันหมด และเก็บไว้ในที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 12 ชั่วโมง

2.5 นำไปปั่นที่ความเร็ว 12,000 g ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 40 นาที แยกเอาส่วนที่ตกตะกอนทิ้งไป

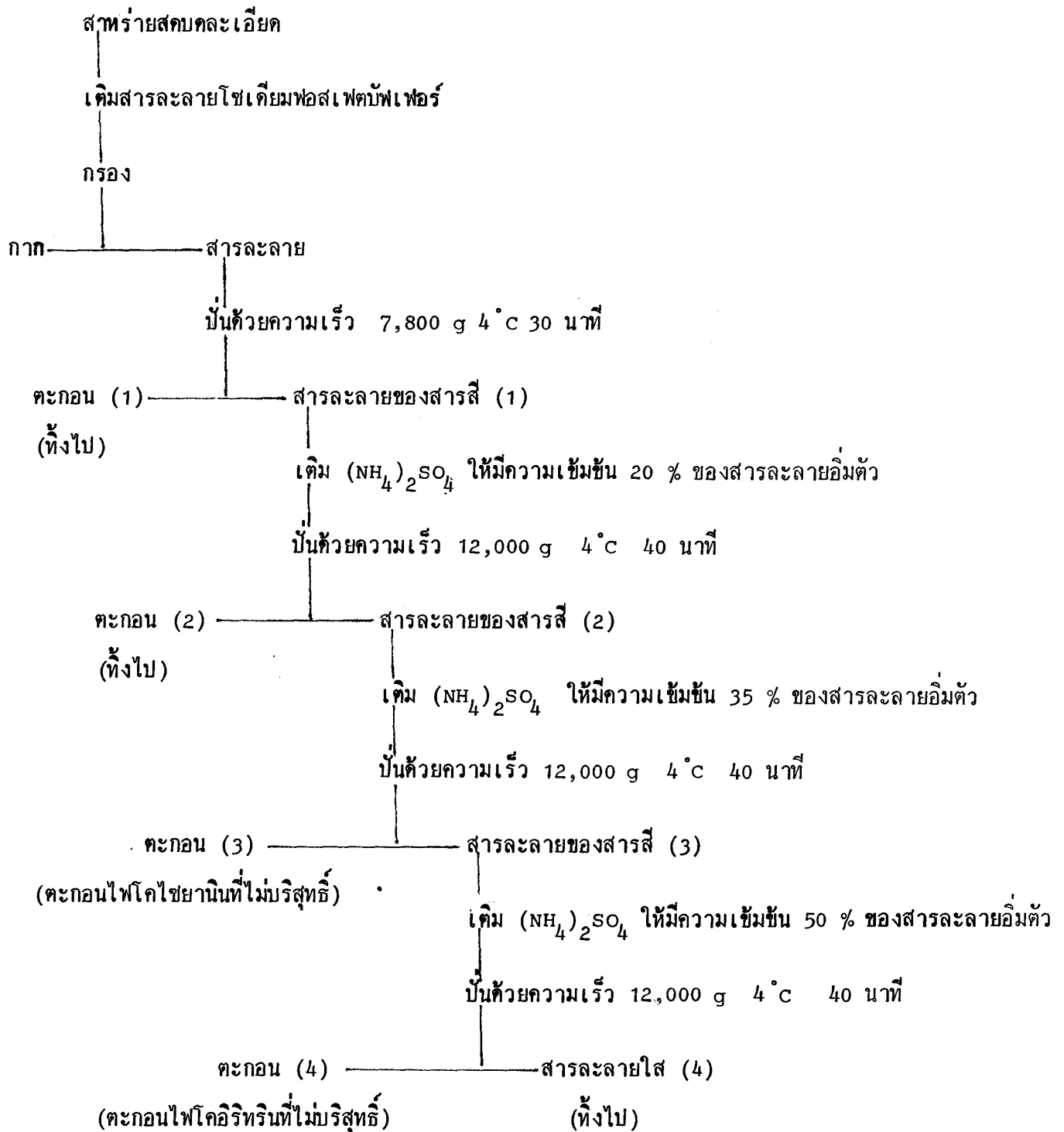
2.6 เติมแอมโมเนียมซัลเฟตลงไปในสารละลายที่ปั่นได้ ให้มีความเข้มข้นเพิ่มขึ้น 35 % ของสารละลายอิมัตว์ คนให้เข้ากันหมด และเก็บไว้ในที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 12 ชั่วโมง

2.7 นำไปปั่นที่ความเร็ว 12,000 g ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 40 นาที แยกเอาส่วนที่ตกตะกอนเก็บไว้ในสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟต ความเข้มข้น 35 % ของสารละลายอิมิตัวในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์

2.8 เติมแอมโมเนียมซัลเฟตในสารละลายที่ปั่นได้ให้มีความเข้มข้นเพิ่มเป็น 50 % ของสารละลายอิมิตัว ของปริมาตรของสารละลาย คนให้ละลายเข้ากันหมดและเก็บไว้ในอุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 12 ชั่วโมง

2.9 นำไปปั่นที่ความเร็ว 12,000 g ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 40 นาที แยกเอาส่วนที่ตกตะกอนเก็บไว้ในสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟต ความเข้มข้น 50 % ของสารละลายอิมิตัวในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์

การสกัดไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน



3. การศึกษาน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยเทคนิค เจล ฟิลเตรชัน (gel filtration)

3.1 นำเซฟฟาคริล S-300 (sephacryl, S-300) บรรจุลงในคอลัมน์ขนาด  $1 \times 70$  เซนติเมตร และชะคอลัมน์ด้วยสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์จำนวน 100 ลูกบาศก์เซนติเมตร

3.2 เติมสารละลายผสมของบลูเด็กซ์แทรน (blue dextran) และโปแตสเซียมเพอร์ริไซยานิด (potassium ferricyanide) เข้มข้นอย่างละ 2 มิลลิกรัมต่อลูกบาศก์เซนติเมตร จำนวน 0.5 ลูกบาศก์เซนติเมตรบนผิวเจลในคอลัมน์ และชะคอลัมน์ด้วยสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ จำนวน 60 ลูกบาศก์เซนติเมตร

3.3 เก็บสารละลายที่ชะจากคอลัมน์เป็นส่วน ๆ ส่วนละ 1.0 ลูกบาศก์เซนติเมตร ด้วยเครื่องเก็บอัตโนมัติ นำสารละลายที่ได้แยกได้จากคอลัมน์ไปตรวจวัดค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 630 และ 340 นาโนเมตร ตามลำดับ เพื่อหาปริมาตรรอยดัก (void volume,  $V_0$ ) และปริมาตรทั้งหมดของคอลัมน์ (total volume,  $V_t$ )

3.4 หาดำแหน่งของโปรตีนมาตรฐาน โอวัลอัลบูมิน (ovalbumin) อัลบูมิน (albumin) และไซโตโครม ซี (cytochrome c) โดยใช้ความเข้มข้นอย่างละ 20 มิลลิกรัมต่อลูกบาศก์เซนติเมตร จำนวน 0.5 ลูกบาศก์เซนติเมตร เติมลงบนผิวเจลในคอลัมน์และทำการทดลองซ้ำโดยวิธีเดียวกับข้อ 3.2 และ 3.3 แต่นำสารละลายที่แยกได้จากคอลัมน์ไปตรวจวัดค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 280 นาโนเมตร

3.5 นำตะกอนของไฟโคอิริทรินจากข้อ 2.9 และไฟโคไซยานินจากข้อ 2.7 จำนวน 13 มิลลิกรัม ละลายในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์และนำสารละลายที่ได้จำนวน 0.5 ลูกบาศก์เซนติเมตร เติมลงบนผิวเจลในคอลัมน์และทำการทดลองซ้ำ โดยวิธีเดียวกับข้อ 3.2 และ 3.3 นำสารละลายไฟโคอิริทรินจากคอลัมน์ไปวัดค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 565 และ 280 นาโนเมตร ส่วนสารละลายของไฟโคไซยานินจากคอลัมน์นำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 615 และ 280 นาโนเมตร

4. การแยกไฟโคอิริทรินออกจากสารเจือปน

วิธีการแยกไฟโคอิริทรินออกจากสารเจือปนประยุกต์จากวิธีของคลอทซ์ และเกลเซอร์ (Klotz and Glazer. 1985 : 4856 - 4863) ซึ่งมีขั้นตอนดังนี้

4.1 แยกไฟโคอิริทรินออกจากสารเจือปนโดยการนำตะกอนที่เก็บไว้ในข้อ 2.9 (ตะกอน 4) จำนวน 70 มิลลิกรัม มาบดให้ละเอียดด้วยเครื่องโฮโมจีไนซ์ (homogenizer) และนำไปแยกออกจากสารเจือปนด้วยวิธีคอลัมน์โครมาโทกราฟี โดยใช้สาร คีอีเออี-เซลลูโลส (DEAE-cellulose) เป็นตัวค้ำจุนดังนี้

4.1.1 นำคีอีเออี-เซลลูโลส ผสมกับสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟต 50 % ของสารละลายอิมิตัวในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ บรรจุลงในคอลัมน์ขนาด  $1 \times 50$  เซนติเมตร จำนวน 40 ลูกบาศก์เซนติเมตร

4.1.2 ผสมสารคีอีเออี-เซลลูโลส จำนวน 10 กรัม กับสารตัวอย่างในข้อ 4.1 จำนวน 50 มิลลิกรัม คนให้เข้ากันเป็นเวลา 15 นาที ที่อุณหภูมิห้อง แล้วนำไปบรรจุในส่วนบนของคอลัมน์ที่เตรียมไว้

4.1.3 ชะ (elute) คอลัมน์ด้วยสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟต 50 % ของสารละลายอิมิตัวในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ปริมาตรรวม 100 ลูกบาศก์เซนติเมตร เพื่อแยกเอาสารที่ไม่เกาะกับคีอีเออี-เซลลูโลส ออกไป

4.1.4 ชะคอลัมน์ด้วยสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟตในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ ที่มีความเข้มข้นลดลงเชิงเส้น (linear gradient) จาก 50 % - 0 % ของสารละลายอิมิตัว ปริมาตรรวม 500 ลูกบาศก์เซนติเมตร

4.1.5 เก็บสารละลายที่ชะจากคอลัมน์ในข้อ 4.1.4 เป็นส่วน ๆ ส่วนละ 5.0 ลูกบาศก์เซนติเมตร ด้วยเครื่องเก็บอัตโนเมตริ (LKB fraction collector, model 2112)

4.2 นำสารละลายที่แยกได้จากคอลัมน์โครมาโทกราฟี ไปตรวจวิเคราะห์สารไฟโคอิริทรินที่แยกได้ โดยบันทึกค่าดูดกลืนแสงในช่วงความยาวคลื่น 250 - 700 นาโนเมตร

4.3 ตกตะกอนสารไฟโคอิริทรินที่แยกได้จากคอลัมน์โดยเติมสารแอมโมเนียมซัลเฟต ให้มีความเข้มข้น 40 % ของสารละลายอิมิตัว เพื่อแยกสารไฟโคอิริทรินออกจากสารละลายของโปรตีนที่เจือปนอยู่ และเก็บตะกอนของไฟโคอิริทรินไว้ในสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟตความเข้มข้น 50 % ของสารละลายอิมิตัวในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

## 5. การแยกไฟโคไซยานินออกจากสารเจือปน

นำตะกอนในข้อ 2.7 (ตะกอน 3) มาแยกไฟโคไซยานินออกจากสารผสมโดยวิธีเดียวกับสารไฟโคอิริทริน แต่ชะคอลัมน์ด้วยสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟตในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ที่มีความเข้มข้นลดลงเชิงเส้น 35 % - 0 % ของสารละลายอิมิตัวที่มีปริมาตรทั้งหมด 500 ลูกบาศก์เซนติเมตร ตกตะกอนสารไฟโคไซยานินโดยเติมแอมโมเนียมซัลเฟตความเข้มข้น 30 % ของสารละลายอิมิตัวเพื่อแยกสารไฟโคไซยานินออกจากสารละลายของโปรตีนที่เจือปนอยู่ และเก็บตะกอนของไฟโคไซยานินไว้ในสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟตความเข้มข้น 35 % ของสารละลายอิมิตัวในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

## 6. การศึกษาสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

6.1 นำตะกอนของไฟโคอิริทรินหรือไฟโคไซยานินซึ่งได้จากข้อ 4.3 และ 5 ตามลำดับประมาณ 10 มิลลิกรัม ละลายในสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์จำนวน 2.0 ลูกบาศก์เซนติเมตรนำไปไดอะไลซ์ (dialyze) ในสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์จำนวน 1,000 ลูกบาศก์เซนติเมตรที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

6.2 นำสารละลายไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินไปบันทึกค่าดูดกลืนแสงในช่วงความยาวคลื่น 250 - 700 นาโนเมตร โดยใช้เครื่อง Shimadzu, model U.V. 240

## 7. การศึกษาสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์

7.1 นำตะกอนของไฟโคอิริทรินหรือไฟโคไซยานินซึ่งได้จากข้อ 4.3 และ 5 ตามลำดับประมาณ 10 มิลลิกรัม ละลายในสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ จำนวน 5.0 ลูกบาศก์เซนติเมตรนำไปไดอะไลซ์ในสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์จำนวน 1,000 ลูกบาศก์เซนติเมตร ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

7.2 นำสารละลายไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินไปบันทึกการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ที่ความยาวคลื่น 500 - 700 นาโนเมตร โดยใช้เครื่อง Shimadzu, model R.F. 250

8. การศึกษาความเป็นสารเอกพันธ์ (homogeneity test) และการศึกษาหน่วยย่อย (subunit) ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

### 8.1 การเตรียมสารตัวอย่าง

นำสารไฟโคอิริทรินหรือไฟโคไซยานินจากข้อ 4.3 และ 5 ตามลำดับ ละลายในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ที่มีความเข้มข้นประมาณ 30 มิลลิกรัมต่อ 1 ลูกบาศก์เซนติเมตร จำนวน 0.02 มิลลิลิตร ผสมกับแอมเบิลบัฟเฟอร์ (ภาคผนวก) 0.005 มิลลิลิตร

### 8.2 การตรวจสอบความเป็นสารเอกพันธ์ด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล

โพลีอะครีลาไมด์ความเข้มข้น 7 % pH 8.9

8.2.1 เตรียมบล็อก (block) กระจกขนาด  $11 \times 10 \times 0.1$  เซนติเมตร

8.2.2 เตรียมแผ่นเจลโพลีอะครีลาไมด์ความเข้มข้น 7 % pH 8.9

(ภาคผนวก) จำนวน 10 ลูกบาศก์เซนติเมตร เรียกว่า รั้งนึ่งเจล (running gel) ใส่ในบล็อกให้มีความสูงประมาณ 7 เซนติเมตร และเติมน้ำกลั่นลงบนผิวหน้าเจลเบา ๆ อย่าให้กระเพื่อมผิวหน้าให้มีความสูงประมาณ 2 - 3 มิลลิลิตร เพื่อปรับผิวหน้าให้เรียบเมื่อเจลแข็งตัวและกันไม่ให้ผิวหน้าเจลแห้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องประมาณ 3 ชั่วโมง หรือเก็บค้างคืนไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

8.2.3 แทนที่น้ำกลั่นที่อยู่เหนือรั้งนึ่งเจลด้วยโพลีอะครีลาไมด์ความเข้มข้น 4 % pH 6.8 ซึ่งเรียกว่า สแตกกิงเจล (stacking gel) หรือสเปเซอร์เจล (spacer gel) พร้อมกับใส่หัว (comb) ซึ่งเป็นแผ่นพลาสติกเป็นซี่ฟัน 8 ซี่ แต่ละซี่กว้าง 0.5 เซนติเมตร ยาว 2.0 เซนติเมตร เพื่อให้สแตกกิงเจลเป็นร่องลึกลงไปสำหรับหยอดสารตัวอย่าง เจลนี้จะแข็งตัวภายใน 20 นาที ควรทิ้งไว้ประมาณ 1 ชั่วโมงก่อนใช้

8.2.4 ดึงหัวออกจากแผ่นเจล แล้วนำแผ่นเจลนี้ไปประกอบติดกับกล่องอิเล็กโตรโฟรีติก (electrophoretic chamber) ซึ่งใช้สำหรับใส่บัฟเฟอร์ และไตรส-ไกลซีน (tris-glycine) บัฟเฟอร์ pH 8.3 ลงในกล่องให้ท่วมเนื้อเจล

8.2.5 หยอดสารตัวอย่างจากข้อ 8.1 ลงในหลุมของสเปเซอร์เจล แล้วปล่อยให้กระแสไฟฟ้ากระแสตรง 20 มิลลิแอมป์ ให้ขั้วลบอยู่ด้านบนและขั้วบวกอยู่ด้านล่าง และหยุดเดินกระแสไฟฟ้าเมื่อสีของโปรโมทีนอลบลูเคลื่อนที่ถึงขอบเจลด้านล่าง

8.2.6 แยกเอาแผ่นเจลโพลีอะครีลาไมด์ออกจากแผ่นกระจกและนำแผ่นเจลนี้ไปย้อมแถบโปรตีนด้วยสารละลาย โคมาสซี บริลเลียนท์ บลู (coomassie brilliant blue) แล้วนำไปล้างสีส่วนที่ไม่ติดแถบโปรตีนออกด้วยสารละลายที่ประกอบด้วย 5 % เมทานอล 7 % กรดอะซิติก

### 8.3 การตรวจสอบความเป็นสารเอกพันธ์ด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล

โพลีอะคริลาไมด์ความเข้มข้น 7 % pH 7.0

8.3.1 เตรียมบล็อก (block) กระจกขนาด  $11 \times 10 \times 0.1$  เซนติเมตร

8.3.2 เตรียมแผ่นเจลโพลีอะคริลาไมด์ความเข้มข้น 7 % pH 7.0

(ภาคผนวก) จำนวน 10 ลูกบาศก์เซนติเมตร ใส่ในบล็อกที่มีความสูง 9 เซนติเมตร และพร้อมกับใส่หัวซึ่งเป็นแผ่นพลาสติกเป็นซี่ฟัน 8 ซี่ แต่ละซี่กว้าง 0.5 เซนติเมตร ยาว 0.2 เซนติเมตร เพื่อให้เนื้อเจลเป็นร่องลึกลงไปสำหรับหยอดสารตัวอย่าง เจลนี้จะแข็งตัวภายใน 30 นาที ควรทิ้งไว้ประมาณ 3 ชั่วโมง หรือเก็บค้างคืนไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

8.3.3 ดึงหัวออกจากแผ่นเจล แล้วนำแผ่นเจลนี้ไปประกอบติดกับกล่องอิเล็กโตรโฟรีติก (electrophoretic chamber) ซึ่งใช้สำหรับใส่บัฟเฟอร์และเติมโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 7.0 ลงในกล่องให้ท่วมเนื้อเจล

8.3.4 หยอดสารตัวอย่างจากข้อ 8.1 ลงในหลุมของสเปเชอเจล แล้วปล่อยกระแสไฟฟ้ากระแสตรง 30 มิลลิแอมป์ ให้ขั้วลบอยู่ด้านบนและขั้วบวกอยู่ด้านล่าง และหยุดเดินกระแสไฟฟ้าเมื่อสีของโปรโมเพินอลบลูเคลื่อนที่ถึงขอบเจลด้านล่าง

8.3.5 แยกเอาแผ่นเจลโพลีอะคริลาไมด์ออกจากแผ่นกระจก และนำแผ่นเจลนี้ไปย้อมแถบโปรตีนด้วยสารละลายโคมาสซี บิลเลียนท์ บลู แล้วนำไปล้างสีส่วนที่ไม่ติดแถบโปรตีนออกด้วยสารละลายที่ประกอบด้วย 5 % เมทานอล 7 % กรดอะซิติก

8.4 การศึกษาหน่วยย่อยด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ความเข้มข้น 10 % pH 8.9

8.4.1 เตรียมบล็อกกระจกขนาด  $11 \times 10 \times 0.1$  เซนติเมตร

8.4.2 เตรียมแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ความเข้มข้น 10 %

pH 8.9 (ภาคผนวก) จำนวน 10 ลูกบาศก์เซนติเมตร ซึ่งเรียกว่า รันนิ่งเจล และเตรียมแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ความเข้มข้น 4 % pH 6.8 ซึ่งเป็นสแตกกิงเจล โดยทำการทดลองด้วยวิธีเดียวกับข้อ 8.2.2 - 8.2.6

8.5 การศึกษาหน่วยย่อยด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 10 % pH 7.0 โดยใช้วิธีของ วีเบอร์ และออสบอร์น (Weber and Osborn. 1969 : 4406 - 4412)

8.5.1 เตรียมหลอดจกักระจกขนาด  $11 \times 10 \times 0.1$  เซนติเมตร

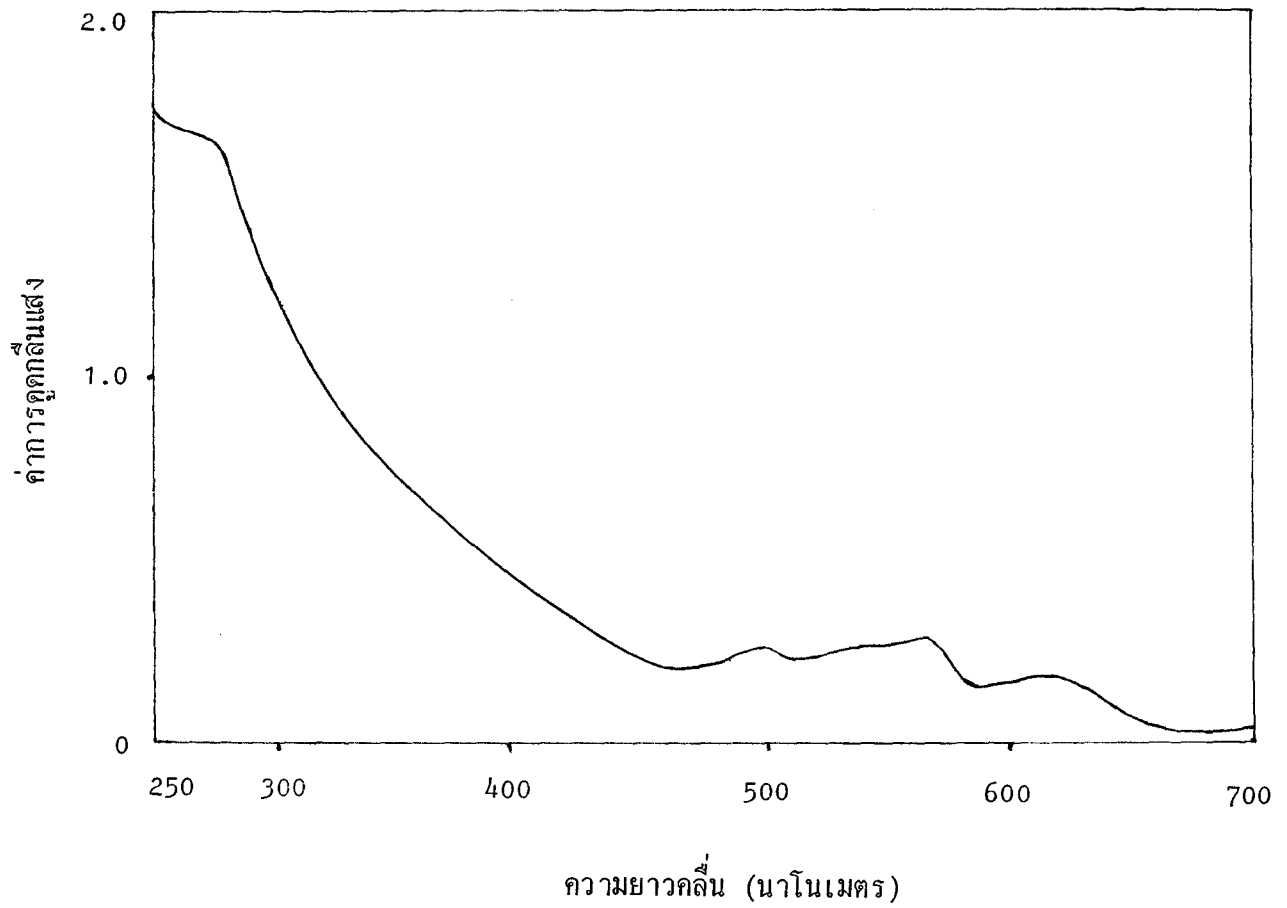
8.5.2 เตรียมแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ความเข้มข้น 10 % pH 7.0 (ภาคผนวก) จำนวน 10 หลูกบาศก์เซนติเมตร โดยทำการทดลองด้วยวิธีเดียวกับข้อ 8.3.2 - 8.3.5

ผลการศึกษาค้นคว้า

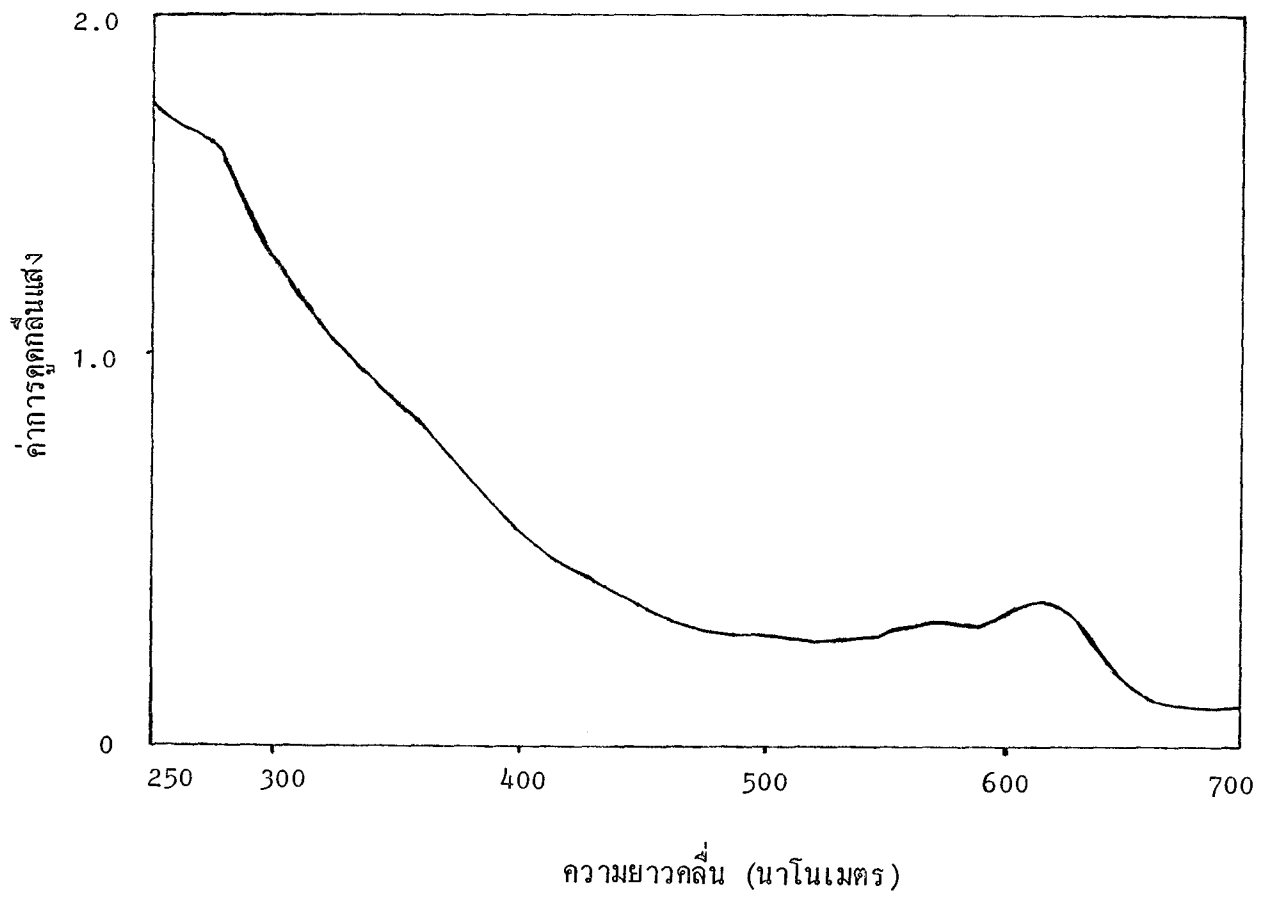
1. การสกัดสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

เมื่อนำสาหร่ายสกุลกรากิลา ulya มาสกัดสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยสารละลายโซเดียมพอสเฟอไรต์ pH 6.0 สามารถแยกสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินออกมาพร้อมกัน (ภาพประกอบ 4) มีค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 495, 535, 565 และ 615 นาโนเมตร ตามลำดับ

สารไฟโคไซยานินและไฟโคอิริทรินสามารถแยกออกจากสารละลายโดยวิธีตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต ที่ความเข้มข้น 35 % และ 50 % ของสารละลายอิมิตัว ตามลำดับ (ภาพประกอบ 5 และ 6) ซึ่งสารไฟโคไซยานินและไฟโคอิริทรินมีค่าการดูดกลืนแสงสูงสุดที่ความยาวคลื่น 615 และ 565 นาโนเมตร ตามลำดับ

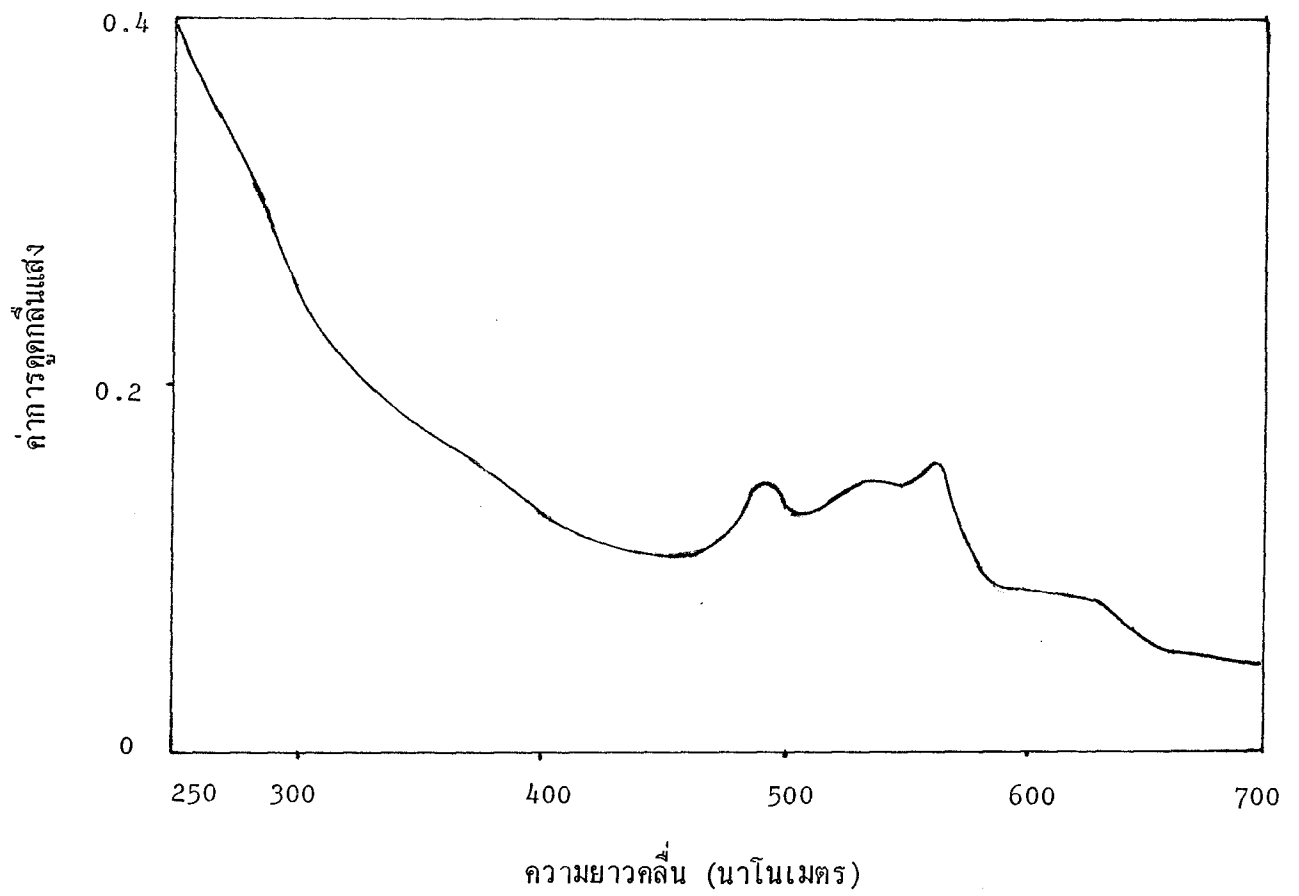


ภาพประกอบ 4 สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของการสกัดสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0



ภาพประกอบ 5 สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารโพลีไชนาโนที่ตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต ความเข้มข้น 35 % ของสารละลายอิมัลชัน

ห้องสมุดบัณฑิตวิทยาลัย  
มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ



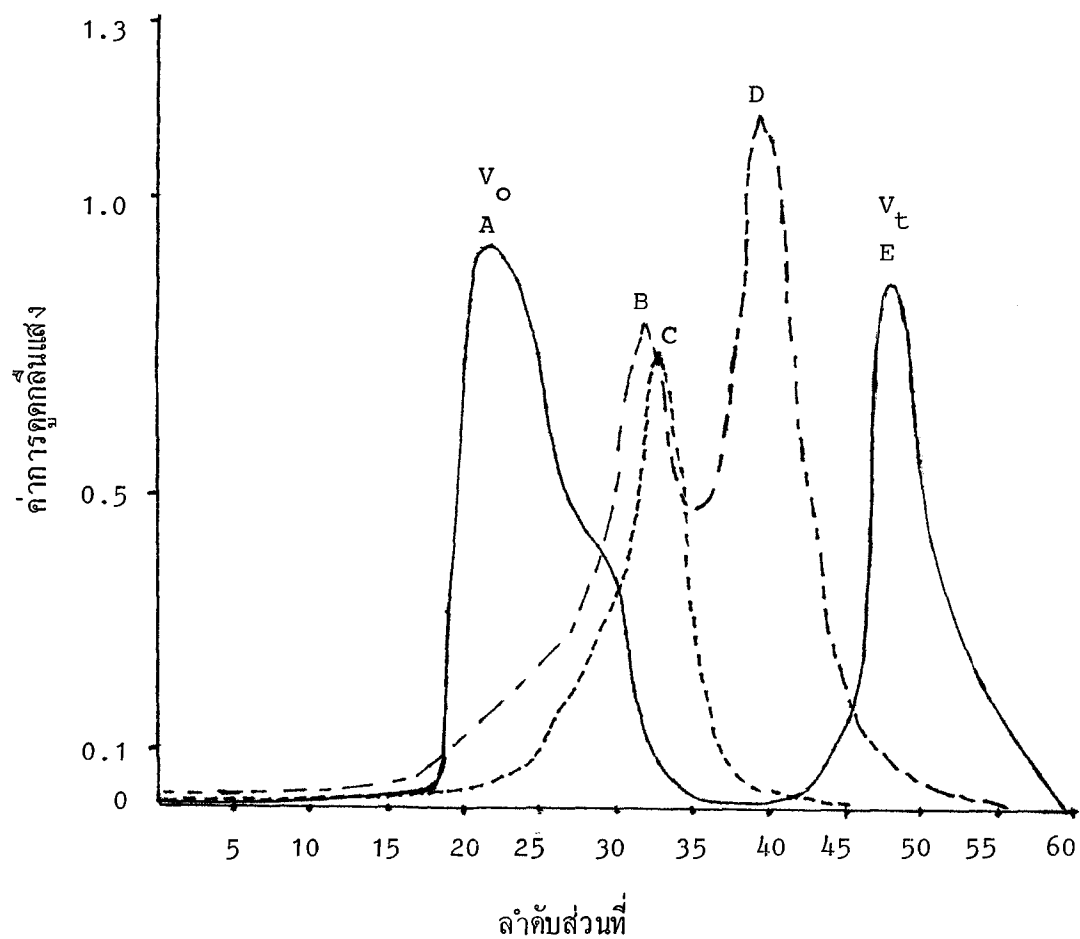
ภาพประกอบ 6 สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคอิริทริน ที่ตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต  
ความเข้มข้น 50 % ของสารละลายอิมิตัว

178012

2. ผลการศึกษาน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยเทคนิคเจลฟิลเตรชัน ด้วย เซฟฟาคริล S-300

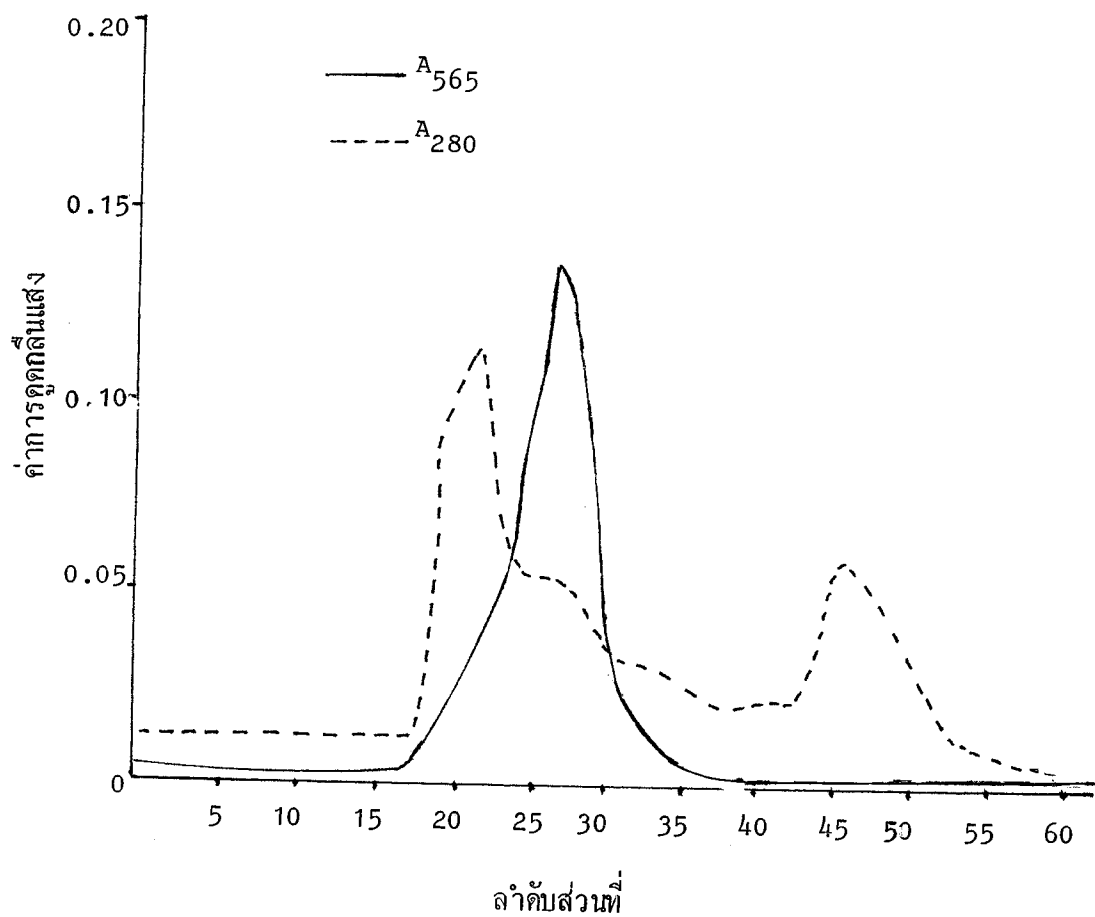
2.1 จากผลการทดลองแยกสาร บลูเด็กแตรน อัลบูมิน โอวัลอัลบูมิน ไซโตโครม ซี โบคัสเซียมเพอร์ไซยาไนต์ สามารถแยกได้ในส่วนที่ 22, 32, 33, 40 และ 48 ตามลำดับ  
คังภาพประกอบ 7

2.2 ผลการทดลองแยกสาร ไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน สามารถแยกได้ใน ส่วนที่ 27 และ 29 คังภาพประกอบ 8 และ 9 ตามลำดับ

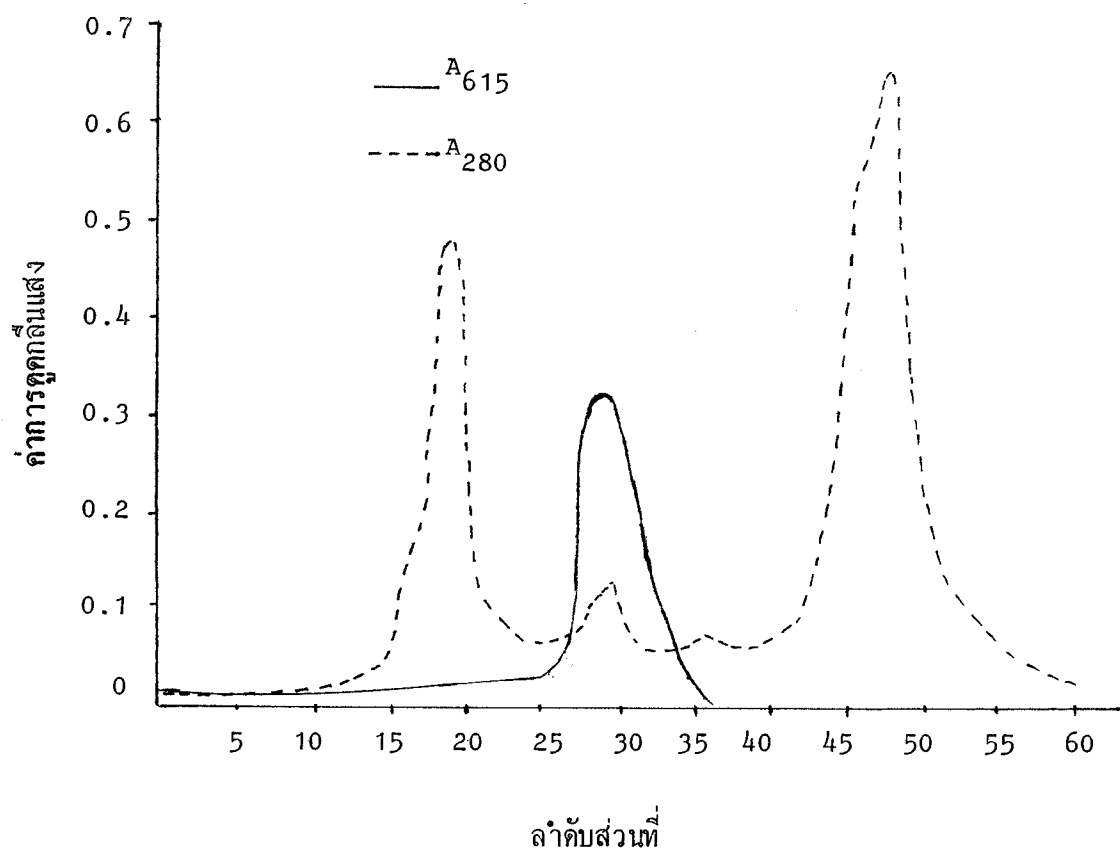


ภาพประกอบ 7 แสดงผลการแยกโปรตีนมาตรฐานด้วยคอลัมน์เซฟฟาควิล S-300

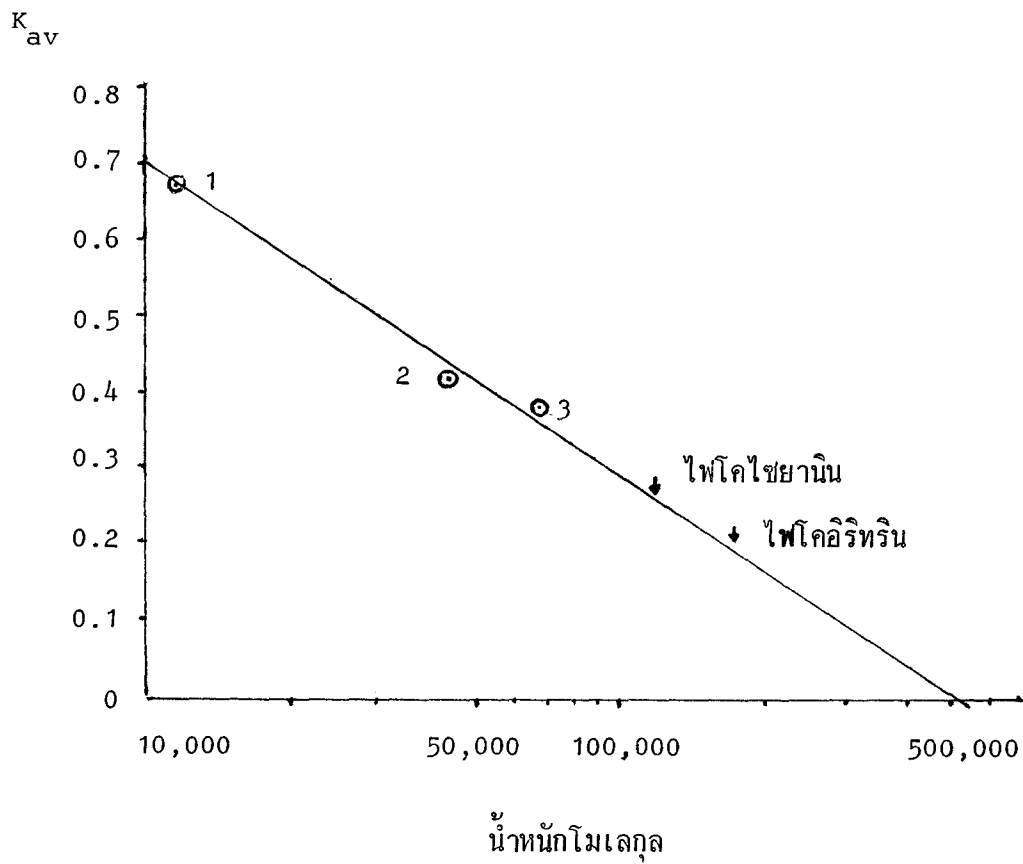
- การทดลองครั้งที่ 1 บลูเค็กแตรน (A), โปตัสเซียมเพอร์ไอซยาไนด์ (E)
- การทดลองครั้งที่ 2 โอลอัลลูมิน (C)
- · - · การทดลองครั้งที่ 3 อัลลูมิน (B), ไซโตโครม ซี (D)



ภาพประกอบ 8 แสดงผลการแยกไฟโคอิริทรินด้วยคอลัมน์เซฟฟาคริล S-300



ภาพประกอบ 9 แสดงผลการแยกไฟโคไซยานินด้วยคอลัมน์เซฟฟาคริล S-300



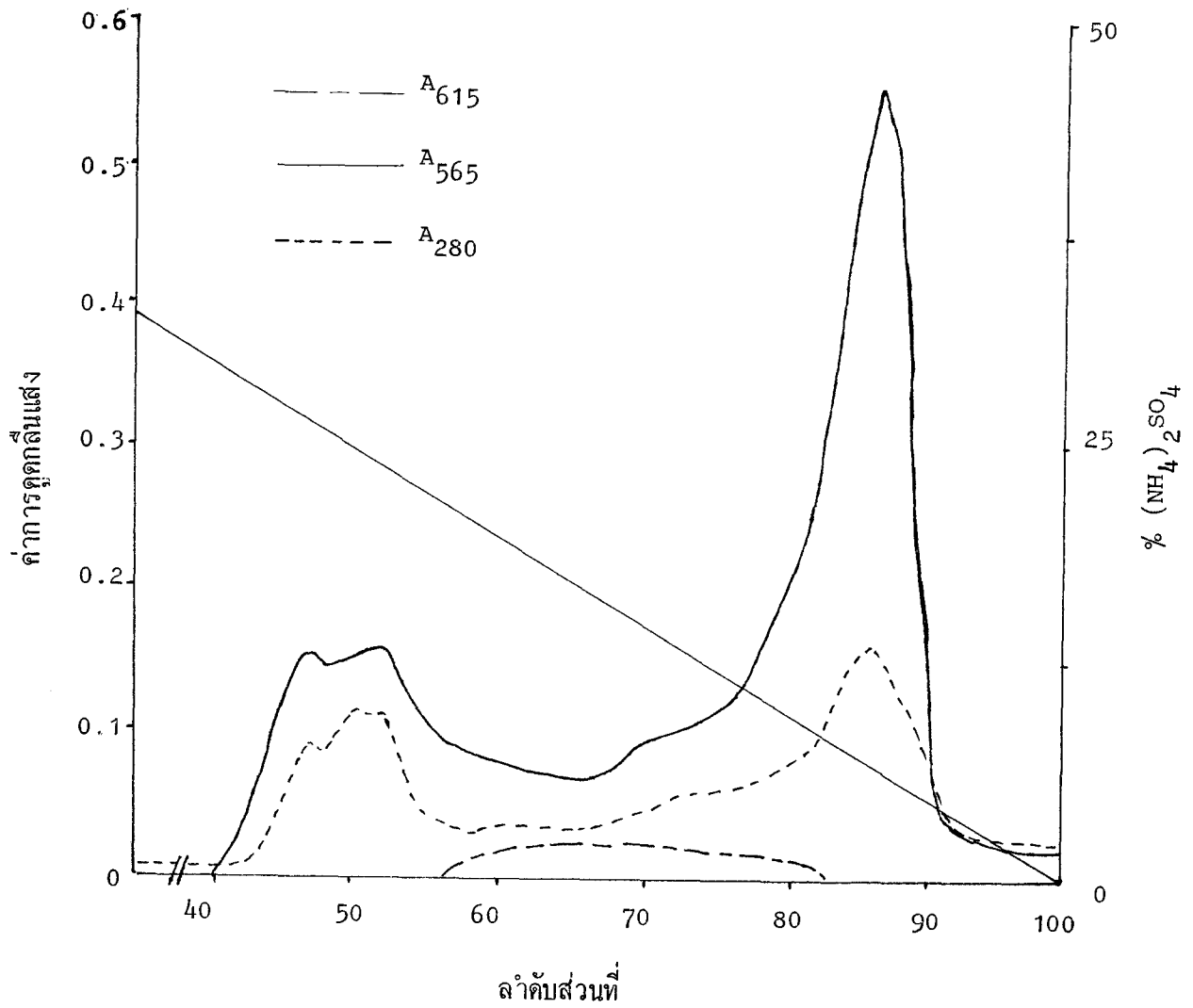
ภาพประกอบ 10 แสดงผลการประมาณค่าน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคอีริทรินและไฟโคไซยานินด้วย เซฟฟาครีด S-300 โดยเปรียบเทียบกับน้ำหนักโปรตีนมาตรฐาน ดังต่อไปนี้

1. ไฮโคโครม ซี (17,000)
2. โอวัลอัลบูมิน (43,000)
3. อัลบูมิน (67,000)

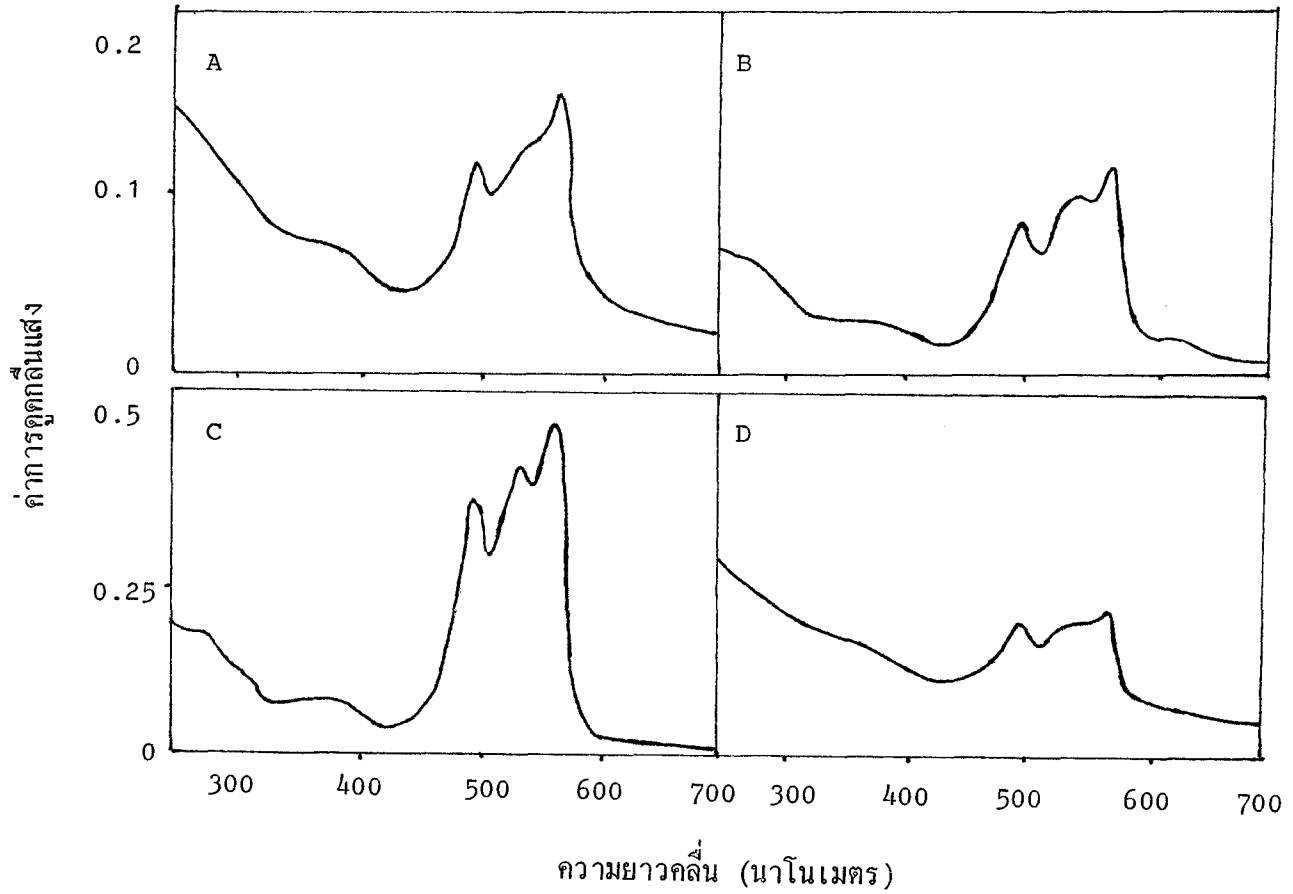
### 3. การแยกไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินออกจากสารเจือปน

จากการนำตะกอนของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินที่แยกได้จากสารละลายด้วยการตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต มาแยกออกจากสารเจือปนด้วยวิธีคอลัมน์โครมาโทกราฟี โดยใช้คือเออี-เซลลูโลส เป็นตัวค้ำจุนได้ผลดังนี้

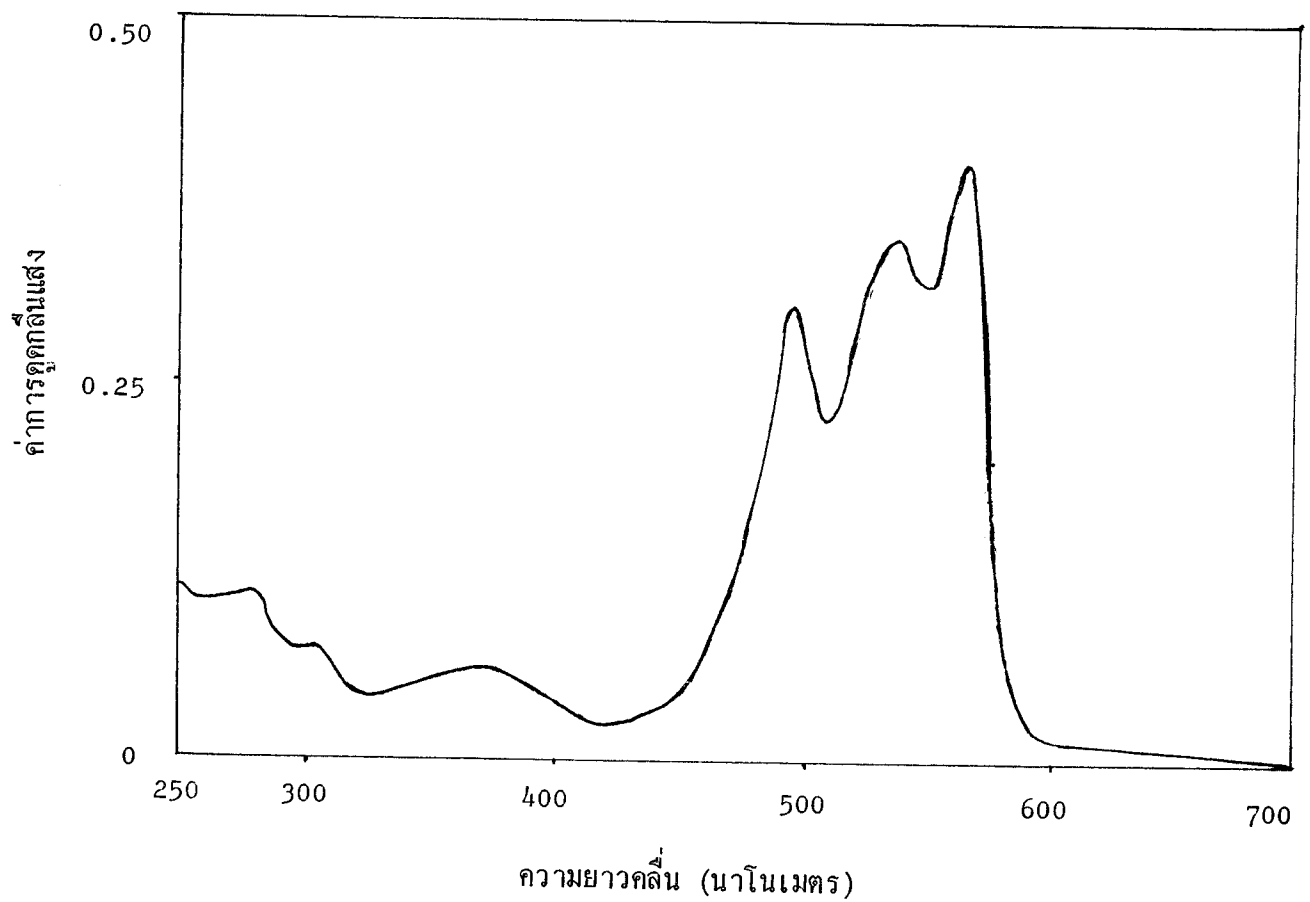
3.1 สามารถแยกสารไฟโคอิริทรินออกจากสารเจือปนด้วยสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟตที่มีความเข้มข้นลดลงเชิงเส้นจาก 50 % - 0 % ของสารละลายอิมัลชันโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ (ภาพประกอบ 11) โดยลำดับ ส่วน (fraction number) ที่ 50 - 89 จะมีอัตราส่วนการดูดกลืนแสงที่ 565 ต่อ 280 นาโนเมตร เพิ่มขึ้นเป็นลำดับ แต่ในลำดับส่วนที่ 75 จะมีค่าการดูดกลืนแสงที่ 615 นาโนเมตรด้วย ซึ่งเป็นเครื่องชี้ว่ามีสารไฟโคไซยานินปนออกมาด้วย สำหรับลำดับส่วนที่ 95 จะพบว่าอัตราส่วนค่าการดูดกลืนแสงที่ 565 ต่อ 280 นาโนเมตร มีค่าลดลง และจากการรวมลำดับส่วนที่ 83 - 89 เข้าด้วยกัน จะได้สารละลายที่มีสีชมพูและมีสเปกตรัมการดูดกลืนแสงดังภาพประกอบที่ 13 โดยมีอัตราส่วนค่าการดูดกลืนแสงที่ 565 ต่อ 280 นาโนเมตร เท่ากับ 3.85



ภาพประกอบ 11 แสดงผลการแยกสารไฟโคอิริทรินออกจากสารเจือปนด้วย คีอีเออี-เซลลูโลส  
คอลัมน์โครมาโทกราฟี

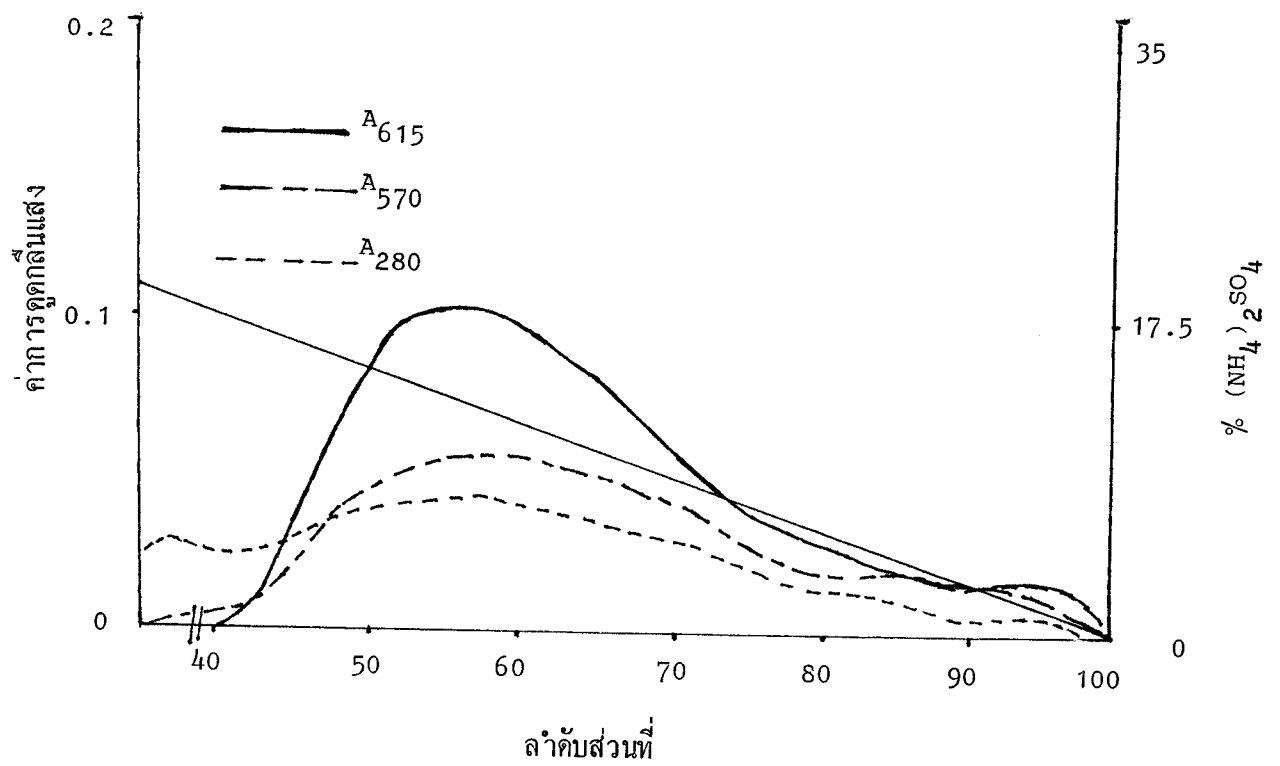


ภาพประกอบ 12 แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคอีทรีนที่แยกได้จากคอลัมน์ คีอีเออี-  
เซลลูโลส รูป A, B, C, D เป็นลำดับส่วนที่ 50, 75, 85, 95 ตามลำดับ

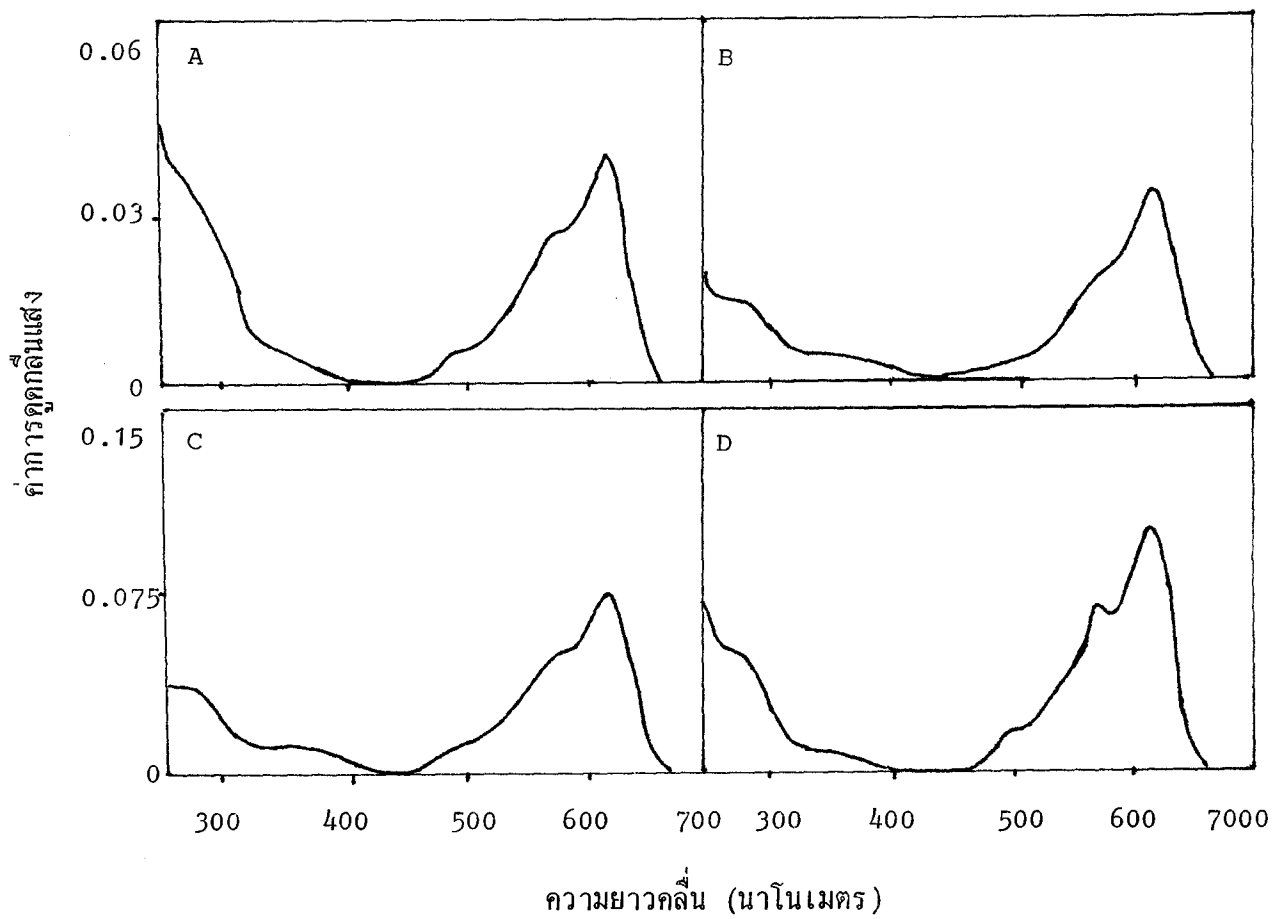


ภาพประกอบ 13 แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงจากผลรวมลำดับส่วนที่ 83 - 89 ของสารไฟโคอีริทริน ที่แยกออกจากสารเจือปนด้วยดีไอเอ-เซลลูโลส คอลัมน์โครมาโทกราฟี

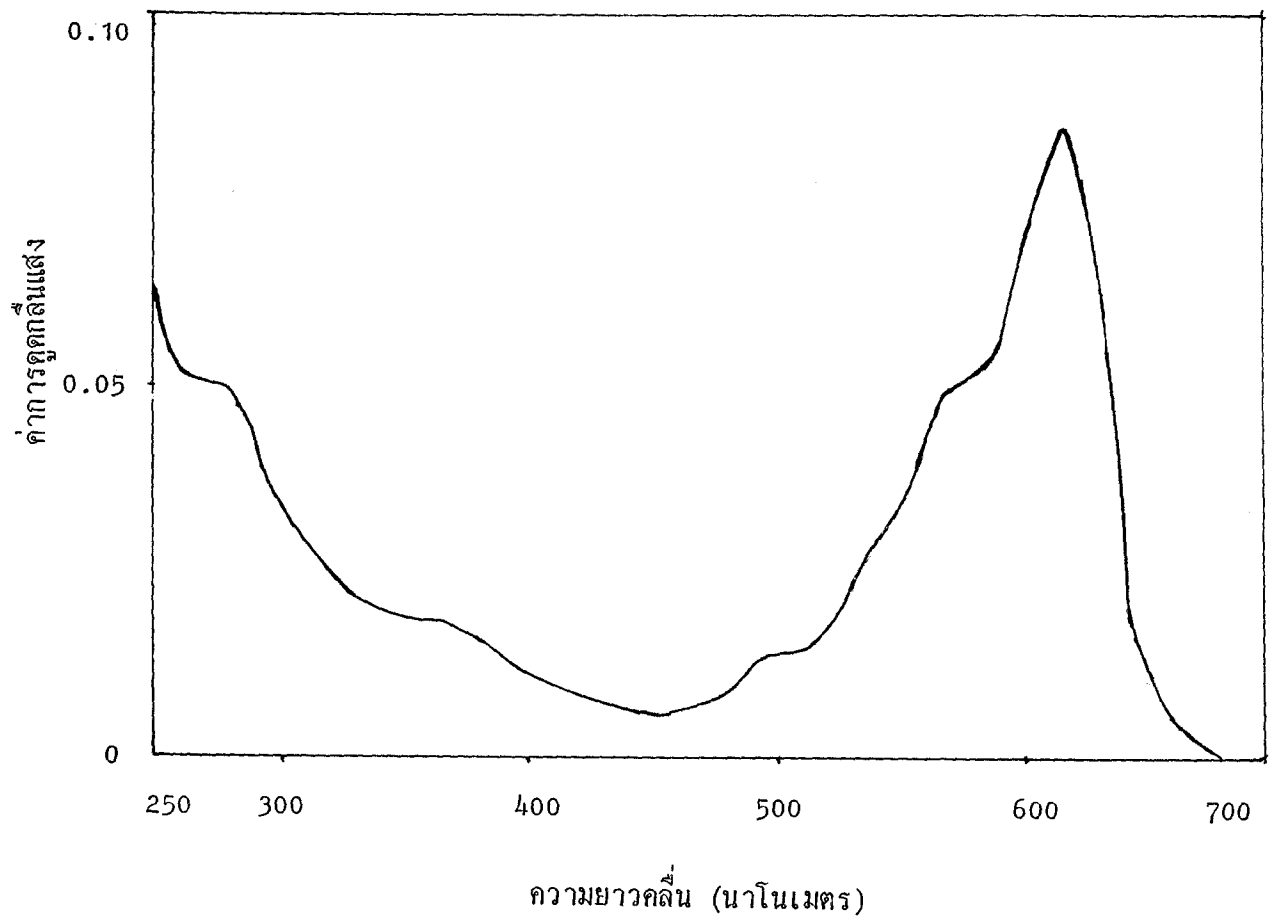
3.2 สามารถแยกสารไฟโคไซยานินออกจากสารเจือปนด้วยสารละลายแอมโมเนียมซัลเฟต ที่มีความเข้มข้นลดลงเชิงเส้นจาก 35 % - 0 % ของสารละลายอิมัลชันโซเดียมฟอสเฟต บัฟเฟอร์ (ภาพประกอบ 14) ลำดับส่วนของการแยกไฟโคไซยานินที่ได้จากคอลัมน์จะมีปริมาณสารเจือปนอยู่แตกต่างกันดังภาพประกอบ 15 อัตราส่วนการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 565 ต่อ 280 นาโนเมตร จะเพิ่มขึ้นในช่วงลำดับส่วนที่ 45 - 65 และลดลงจนถึงลำดับส่วนที่ 99 ดังนั้นลำดับส่วนที่ควรนำมารวมเพื่อแยกเอาปริมาณของสารไฟโคไซยานิน คือ 47 - 65 สารละลายที่รวมกันมีสีน้ำเงิน และมีลักษณะสเปกตรัมการดูดกลืนแสงดังภาพประกอบ 16 โดยมีอัตราส่วนของค่าการดูดกลืนแสงที่ 615 ต่อ 280 นาโนเมตร เท่ากับ 1.6



ภาพประกอบ 14 แสดงผลการแยกสารไฟโคไซยานินออกจากสารเจือปนด้วย ดีอีเออี-เซลลูโลส  
คอลัมน์โครมาโทกราฟี



ภาพประกอบ 15 แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคไซยานินที่แยกได้จากคอลัมน์  
 คีอเออี-เซลลูโลส รูป A, B, C, D เป็นลำดับส่วนที่ 45, 55, 65, 75 ตามลำดับ



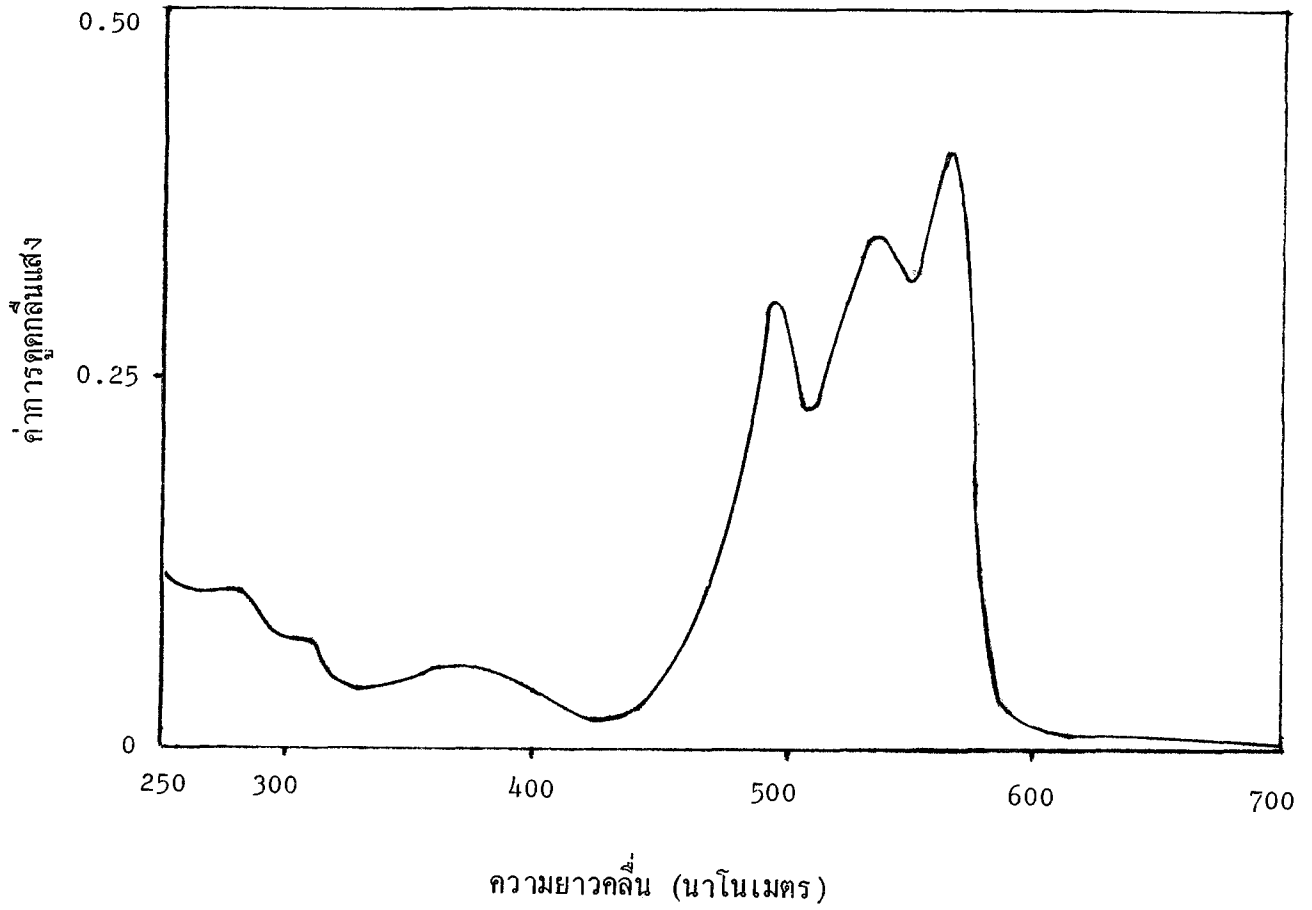
ภาพประกอบ 16 แสดงสเปกตรัมการดูดกลืนแสงจากผลรวมลำดับที่ 47 - 65 ของสารไฟโคไซยานิน ที่แยกออกจากสิ่งเจือปนด้วยวิธีเออี-เซลลูโลส คอลัมน์โครมาโทกราฟี

#### 4. การศึกษาสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

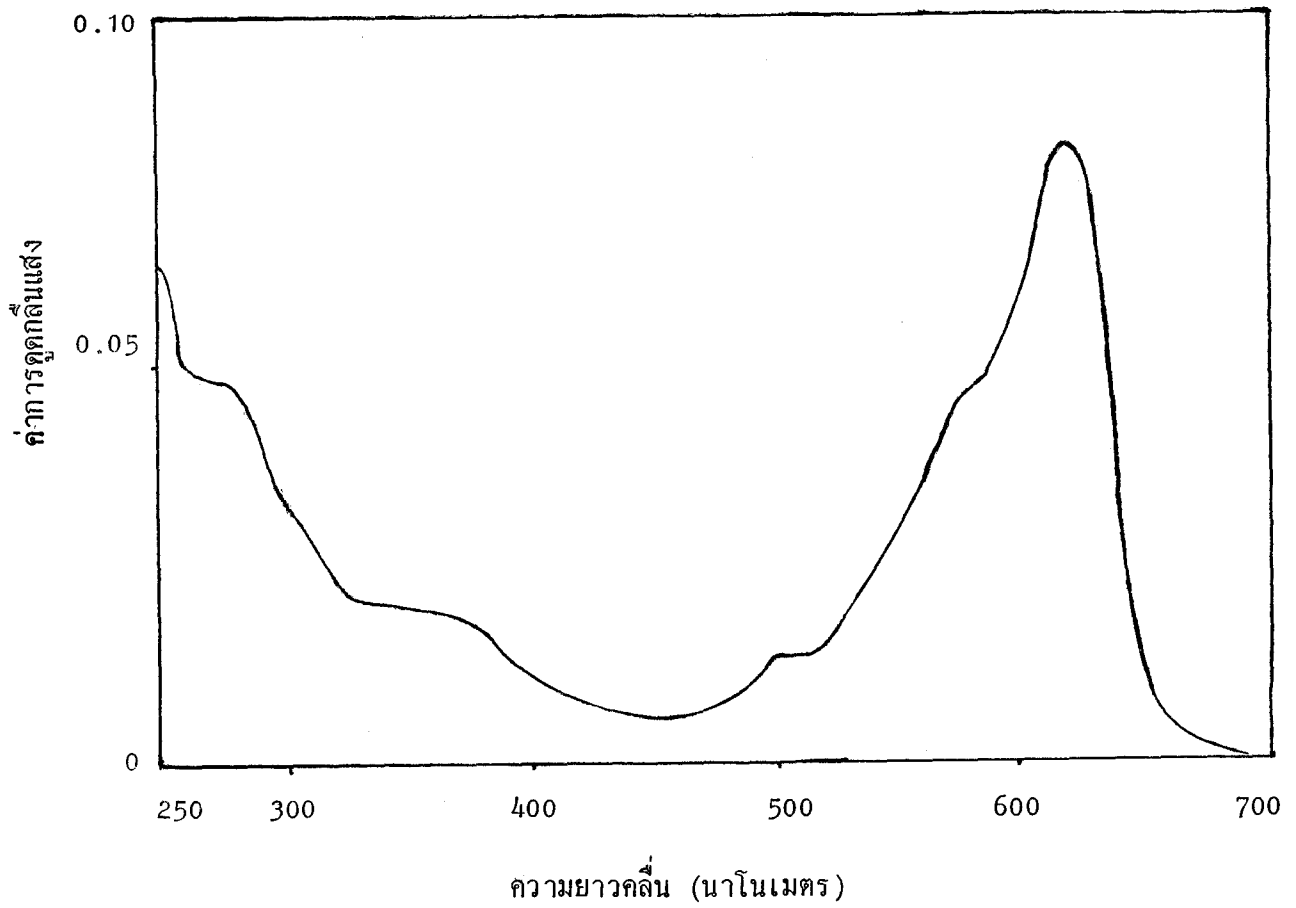
จากการนำผลึกของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินซึ่งตกตะกอนจากลำดับส่วนที่ 83 - 89 และ 47 - 65 ตามลำดับ ละลายในสารละลายโซเดียมพอสเฟอไรต์ไปวัดค่าการดูดกลืนแสงได้ผลดังนี้

สารไฟโคอิริทรินมีค่าดูดกลืนแสงสูงสุดที่ความยาวคลื่น 495, 535 และ 565 นาโนเมตร มีอัตราส่วนค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 565 : 535 : 495 เท่ากับ 0.4 : 3.5 : 0.30 และ 565 : 280 เท่ากับ 3.85 (ภาพประกอบ 17)

สารไฟโคไซยานินมีค่าดูดกลืนแสงสูงสุดที่ความยาวคลื่น 498, 570 และ 615 นาโนเมตร มีอัตราส่วนค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 615 : 570 : 498 เท่ากับ 0.08 : 0.04 : 0.01 และ 615 : 280 เท่ากับ 1.6 (ภาพประกอบ 18)



ภาพประกอบ 17 สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคอีทรีนในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0



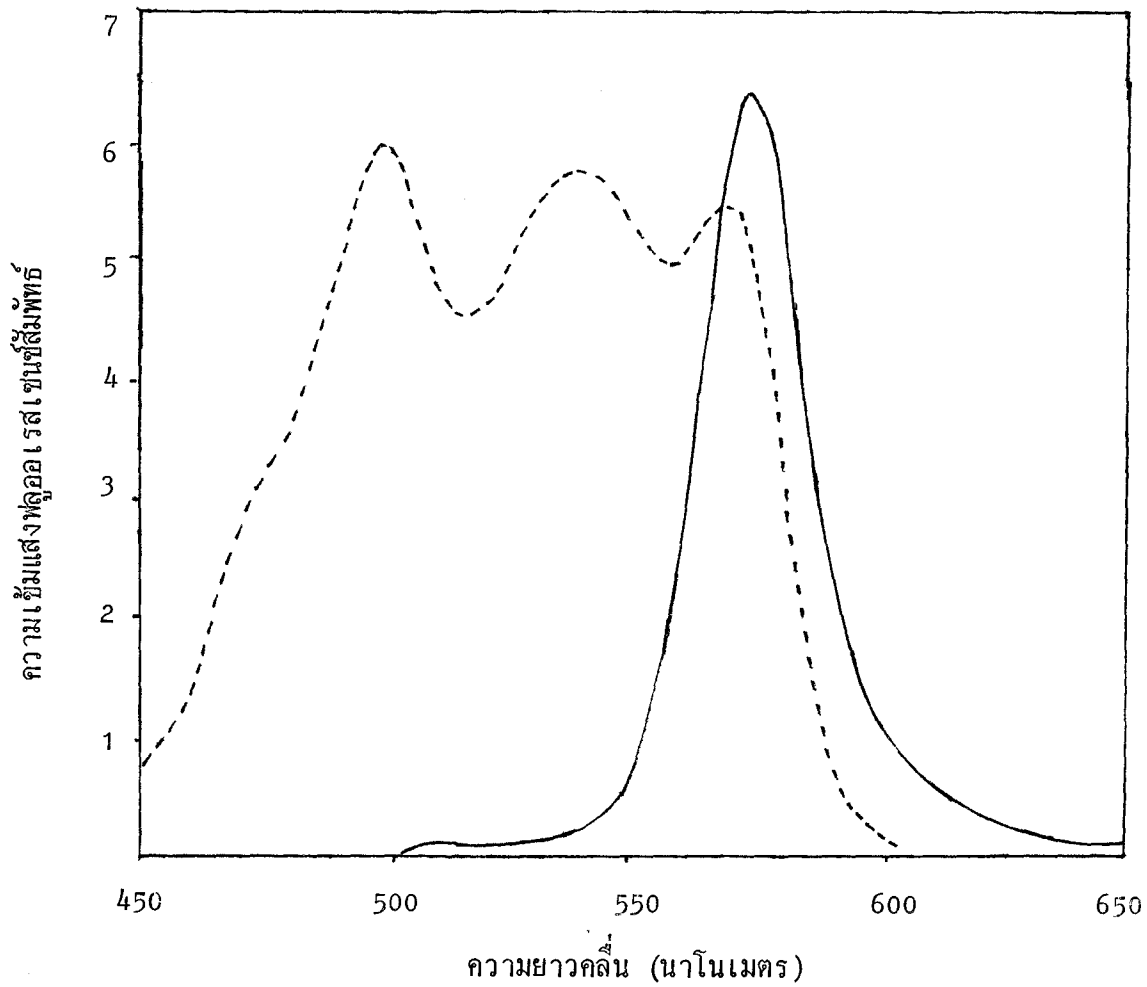
ภาพประกอบ 18 สเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคไซยานินในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0

## 5. การศึกษาสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์

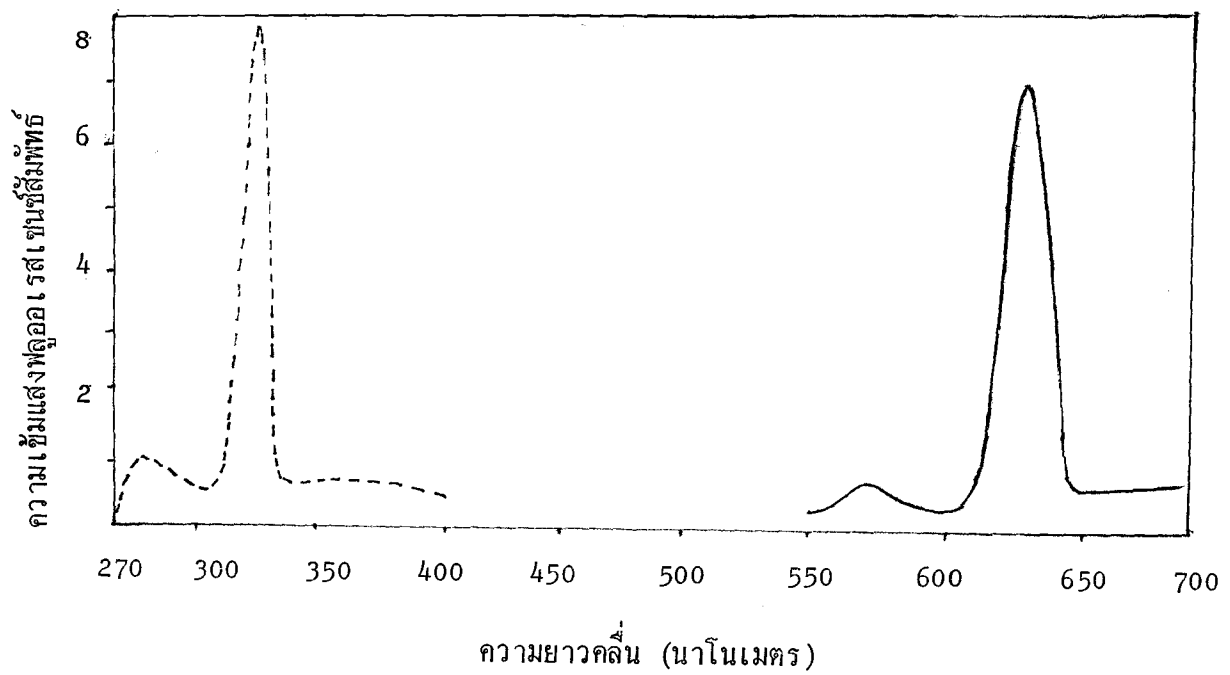
จากการนำผลึกของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินซึ่งตกผลึกจากลำดับส่วนที่ 83 - 89 และ 47 - 65 ตามลำดับ ละลายในสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ไปวัดค่าการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ได้ผลดังนี้

สารไฟโคอิริทรินมีลักษณะสเปกตรัมการปล่อยแสง (emission) ฟลูออเรสเซนซ์สูงสุดที่ความยาวคลื่น 574 นาโนเมตร โดยตั้งภาวะการกระตุ้น (excitation) ที่ความยาวคลื่น 499 นาโนเมตร (ภาพประกอบ 19) มีแสงสีส้มเหลือง

สารไฟโคไซยานินมีลักษณะสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์สูงสุดที่ความยาวคลื่น 635 นาโนเมตร โดยตั้งภาวะการกระตุ้นที่ความยาวคลื่น 323 นาโนเมตร (ภาพประกอบ 20) มีแสงสีแดง



ภาพประกอบ 20 สเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของสารไฟโคอีรีทริน —  
 อิมิชชัน สเปกตรัม (emission spectrum) ----- เอกไซเทชัน สเปกตรัม (excitation  
 spectrum) ในโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0



ภาพประกอบ 19 สเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของสารไฟโคไซยานิน— อิมิชชัน สเปกตรัม (emission spectrum) ----- เอกไซเทชัน สเปกตรัม (excitation spectrum) ใน โขเคียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0

6. การศึกษาความเป็นสารเอกพันธ์ (homogeneity test) และการศึกษาหน่วยย่อยของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

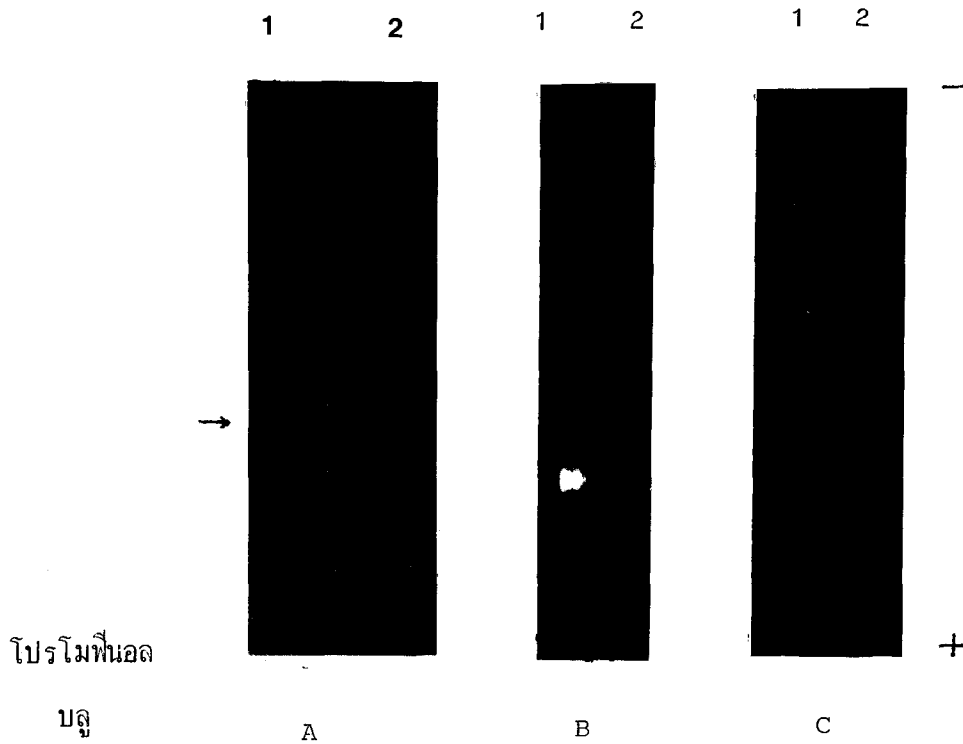
6.1 การตรวจสอบความเป็นสารเอกพันธ์ด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจลโพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 7 % pH 8.9

จากการนำสารละลายของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินไปทำอิเล็กโตรโฟรีซิสที่ pH 8.9 ได้ผลดังนี้

ก. เมื่อหยุดจ่ายกระแสไฟฟ้าแล้วสามารถเห็นแถบสีชมพูของไฟโคอิริทรินชัดเจน 1 แถบ แต่ไม่เห็นแถบสีน้ำเงินของไฟโคไซยานิน นอกจากแถบสีน้ำเงินของโปรโมเฟินอล บลู ซึ่งใช้เป็นตำแหน่งสีอ้างอิง (dye reference) ดังแสดงในภาพประกอบ 21 A

ข. เมื่อนำแผ่นเจลนี้ไปตรวจภายใต้แสงอัลตราไวโอเล็ต พบว่า ที่ตำแหน่งแถบสีชมพูของสารไฟโคอิริทริน มีแถบที่เรืองแสงได้ (ภาพประกอบ 21 B ช่องที่ 1) และพบแถบเรืองแสงจาง ๆ ที่ตำแหน่งเดียวกับไฟโคอิริทรินในช่องของไฟโคไซยานิน ดังภาพประกอบ 21 B ช่องที่ 2

ค. หลังจากการย้อมโปรตีนด้วยสีโคมาสซี บิลเลียนท์ บลู แล้วพบว่าได้แถบโปรตีนตรงตำแหน่งเดียวกับแถบสีชมพูที่เรืองแสงได้ของไฟโคอิริทริน (ภาพประกอบ 21 C) และพบว่าที่ตำแหน่งสีอ้างอิงของสารไฟโคไซยานินมีแถบสีน้ำเงินปรากฏเข้มมากกว่าของสารไฟโคอิริทริน ซึ่งน่าจะเป็นแถบโปรตีนของไฟโคไซยานินที่มาอยู่ตำแหน่งเดียวกับตำแหน่งสีอ้างอิง



ภาพประกอบ 21 แสดงผลของอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล โพลีอะครีลาไมด์ความเข้มข้น 7 %  
pH 8.9

A แถบสีชมพูของไฟโคอิริทริน (ลูกศรชี้) ที่เห็นเมื่อหยุดจ่ายกระแสไฟฟ้าแล้ว

1. ไฟโคอิริทริน 2. ไฟโคไซยานิน

B แถบเรืองแสงที่เห็นจากการส่องด้วยอัลตราไวโอเล็ตก่อนทำการย้อมโปรตีน

1. ไฟโคอิริทริน 2. ไฟโคไซยานิน

C แถบโปรตีนที่ได้จากการย้อมด้วยโกมาสซี บริลเลียนท์ บลู 1. ไฟโคอิริทริน 2. ไฟโคไซยานิน

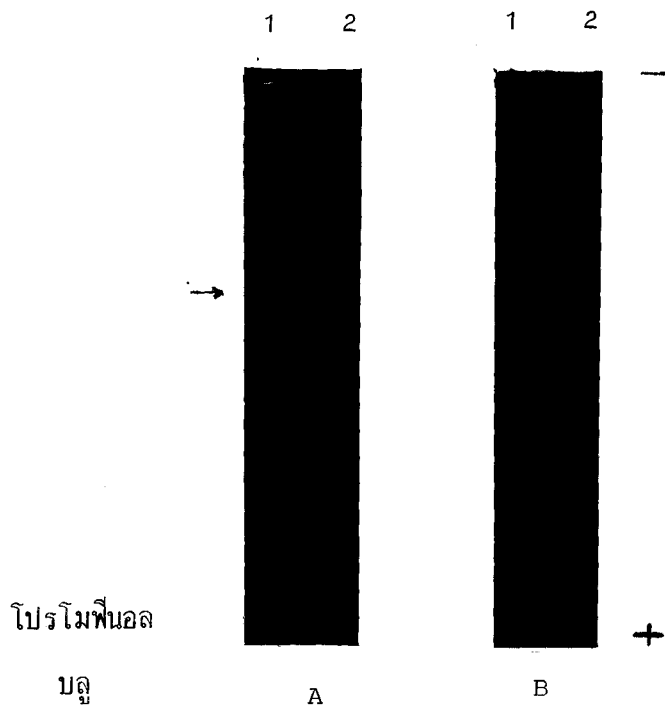
6.2 การตรวจสอบความเป็นสารเอกพันธ์ด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจลโพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 7 % pH 7.0

จากการนำสารละลายของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินไปทำอิเล็กโตรโฟรีซิสที่ pH 7.0 ได้ผลดังนี้

ก. เมื่อหยดจ่ายกระแสไฟฟ้าแล้วไม่สามารถเห็นแถบสีชมพูของไฟโคอิริทริน และแถบสีน้ำเงินของไฟโคไซยานิน นอกจากแถบสีน้ำเงินของโปรโมพีนอลบลู ซึ่งเป็นตำแหน่งสีอ้างอิง

ข. เมื่อนำแผ่นเจลนี้ไปตรวจภายใต้แสงอัลตราไวโอเล็ต พบว่าสามารถเห็นแถบที่เรืองแสงได้ของสารไฟโคอิริทริน (ภาพประกอบ 22 A ช่องที่ 1) แต่ไม่พบแถบเรืองแสงใด ๆ ของสารไฟโคไซยานินดังภาพประกอบ 22 A ช่องที่ 2

ค. หลังจากทำการย้อมโปรตีนด้วยสีโคมาสซี บิลิเลียนท์ บลู แล้ว พบว่าได้แถบโปรตีนตรงตำแหน่งเดียวกับแถบที่เรืองแสงได้ของไฟโคอิริทริน และพบว่าได้แถบโปรตีนของสารไฟโคไซยานินอยู่ในตำแหน่งที่สูงกว่าแถบโปรตีนของไฟโคอิริทริน ดังแสดงในภาพประกอบ 22 B



ภาพประกอบ 22 แสดงผลของอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจลโพลีอะคริลามิควัฒนัฒน 7 %  
pH 7.0

A แถบเร่องแสงที่เห็นจากการส่องด้วยอัลตราไวโอเล็ตก่อนทำการย้อมโปรตีน

1. ไฟโคอีริทริน (ลูกศรชี้) 2. ไฟโคไซยานิน

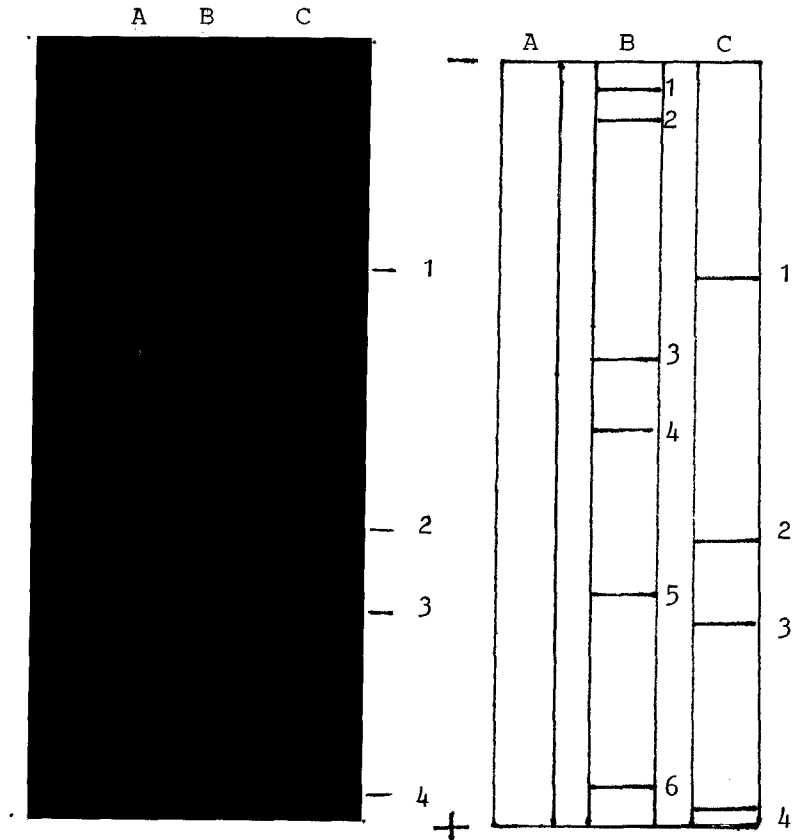
B แถบโปรตีนที่ได้จากการย้อมด้วยโคมาสซี บริลเลียนท์ บลู 1. ไฟโคอีริทริน 2. ไฟโคไซยานิน

6.3 การศึกษาหน่วยย่อยด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 10 % pH 8.9

ผลจากการทำอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ pH 8.9 ได้ผล ดังนี้

ก. เมื่อหยดจ่ายกระแสไฟฟ้าสังเกตเห็นแถบสีชมพู 1 แถบ บริเวณตอนบนของแผ่นเจล ในส่วนที่ใส่สารไฟโคอิริทริน แต่ไม่เห็นแถบสีใด ๆ ในส่วนที่ใส่สารไฟโคไซยานิน

ข. หลังจากย้อมโปรตีนด้วยโคมาสซี บรีดเจียนท์ บลู แล้ว พบว่าบริเวณที่เห็นสีชมพู ก่อนย้อมโปรตีนนั้นคิดสีน้ำเงินของโคมาสซี บรีดเจียนท์ บลู ด้วย แล้วยังพบแถบโปรตีนอีก 3 แถบ ในบริเวณด้านล่างของแผ่นเจล ดังแสดงในภาพประกอบ 23 C แถบโปรตีนทั้ง 4 แถบนี้มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 81,500, 41,000, 33,000 และ 19,000 คาลตัน จากการเปรียบเทียบกับโปรตีนมาตรฐาน (ภาพประกอบ 23 B และ 24) แต่ไม่พบแถบโปรตีนใด ๆ ในส่วนของไฟโคไซยานิน (ภาพประกอบ 23 A) และแม้จะเพิ่มปริมาณของไฟโคไซยานินอีก 50 % ก็ไม่สามารถตรวจพบแถบโปรตีนบนแผ่นเจลได้



ภาพประกอบ 23 แสดงผลของอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจลเอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น

10 % pH 8.9

A สารไฟโคไซยานิน

B โปรตีนมาตรฐาน (high molecular weight protein kit, HMW)

1 = Thyroglobulin (330,000)

2 = Ferritin (220,000)

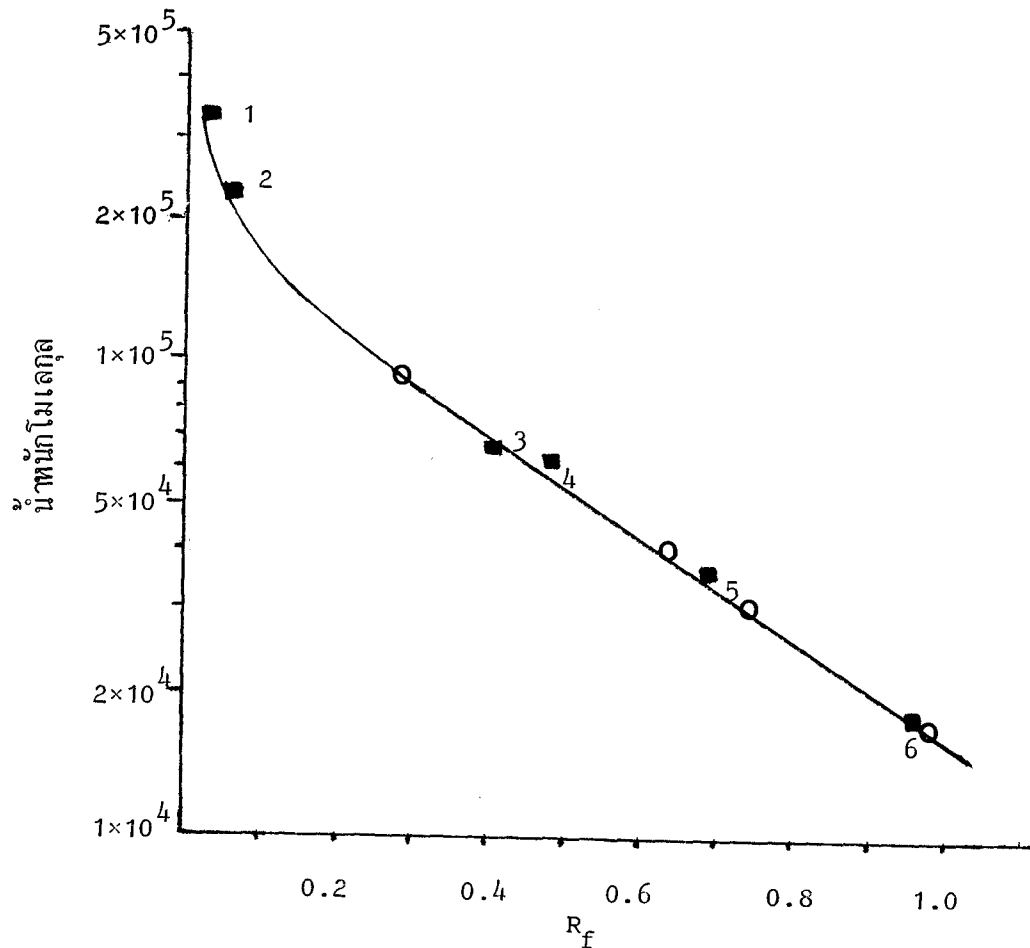
3 = Albumin (67,000)

4 = Catalase (60,000)

5 = Lactate Dehydrogenase (36,000)

6 = Ferritin (18,000)

C สารไฟโคอีริทริน



ภาพประกอบ 24 แสดงผลการหาน้ำหนักโมเลกุลของหน่วยย่อยของสารไฟโคอิริทรินเปรียบเทียบกับ

กับสารโปรตีนมาตรฐาน ด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะครีลาไมด์

ความเข้มข้น 10 % pH 8.9 ■ HMW, ○ ไฟโคอิริทริน

HMW : 1 = Thyroglobulin (330,000), 2 = Ferritin (220,000), 3 = Albumin (67,000), 4 = Catalase (60,000), 5 = Lactate Dehydrogenase (36,000), 6 = Feritin (18,000)

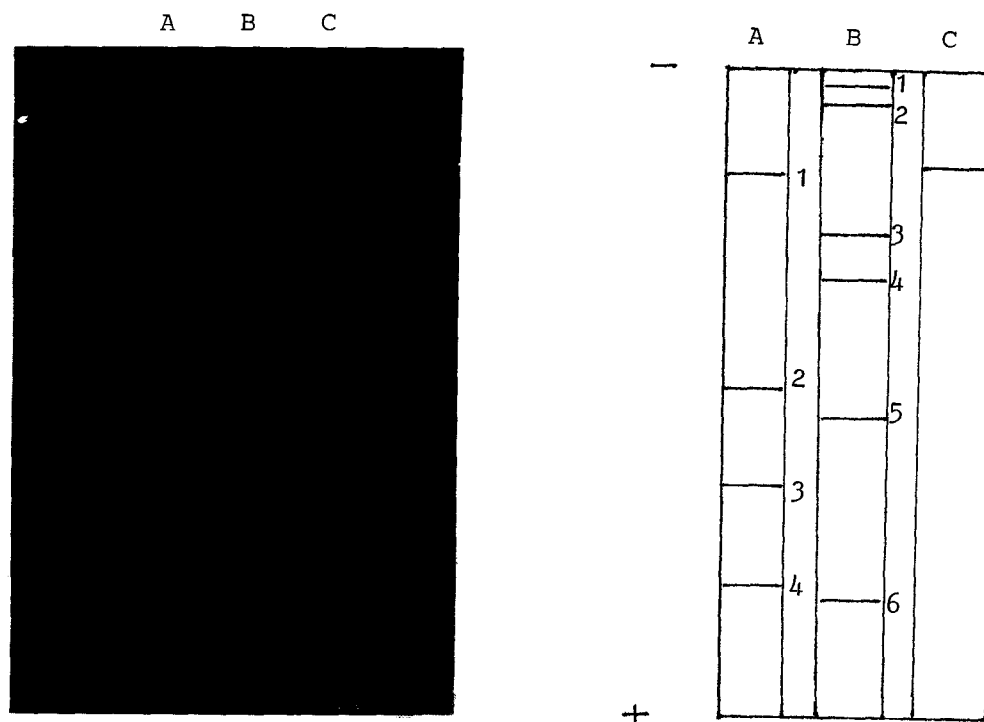
6.4 การศึกษาหน่วยย่อยด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 10 % pH 7.0

ผลจากการทำอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ pH 7.0 ได้ผล ดังนี้

ก. เมื่อหยดจ่ายกระแสไฟฟ้า สังเกตเห็นแถบสีชมพู 1 แถบ บริเวณตอนบนของแผ่นเจล ในส่วนที่ใส่สารไฟโคอิทริน แต่ไม่เห็นแถบสีใด ๆ ในส่วนที่ใส่สารไฟโคไซยานิน

ข. หลังจากย้ายโปรตีนด้วยโคมาสซี บรีลเลียนท์ บลู แล้ว พบว่าบริเวณที่เห็นสีชมพู ก่อนย้ายโปรตีนนั้นติดสีน้ำเงินของโคมาสซี บรีลเลียนท์ บลู ด้วย และยังพบแถบโปรตีนอีก 3 แถบ ในส่วนล่างของแผ่นเจล ดังแสดงในภาพประกอบ 25 A แถบโปรตีนทั้ง 4 แถบนี้มีน้ำหนักโมเลกุล ประมาณ 90,500, 38,000, 29,000 และ 18,000 คาลตัน จากการเปรียบเทียบกับโปรตีนมาตรฐาน (ภาพประกอบ 25 B และ 26)

สำหรับผลของสารไฟโคไซยานินนั้น พบว่าปรากฏแถบสีโปรตีน 1 แถบ หลังจากย้ายด้วยโคมาสซี บรีลเลียนท์ บลู (ภาพประกอบ 25 C) แถบโปรตีนนี้มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 92,000 คาลตัน จากการเปรียบเทียบกับโปรตีนมาตรฐาน (ภาพประกอบ 25 B และ 26)



ภาพประกอบ 25 แสดงผลของอิเล็กโตรโฟรีซิสบนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น

10 % pH 7.0

A สารไฟโคอิทริน

B โปรตีนมาตรฐาน (high molecular weight protein kit, HMW)

1 = Thyroglobulin (330,000)

2 = Ferritin (220,000)

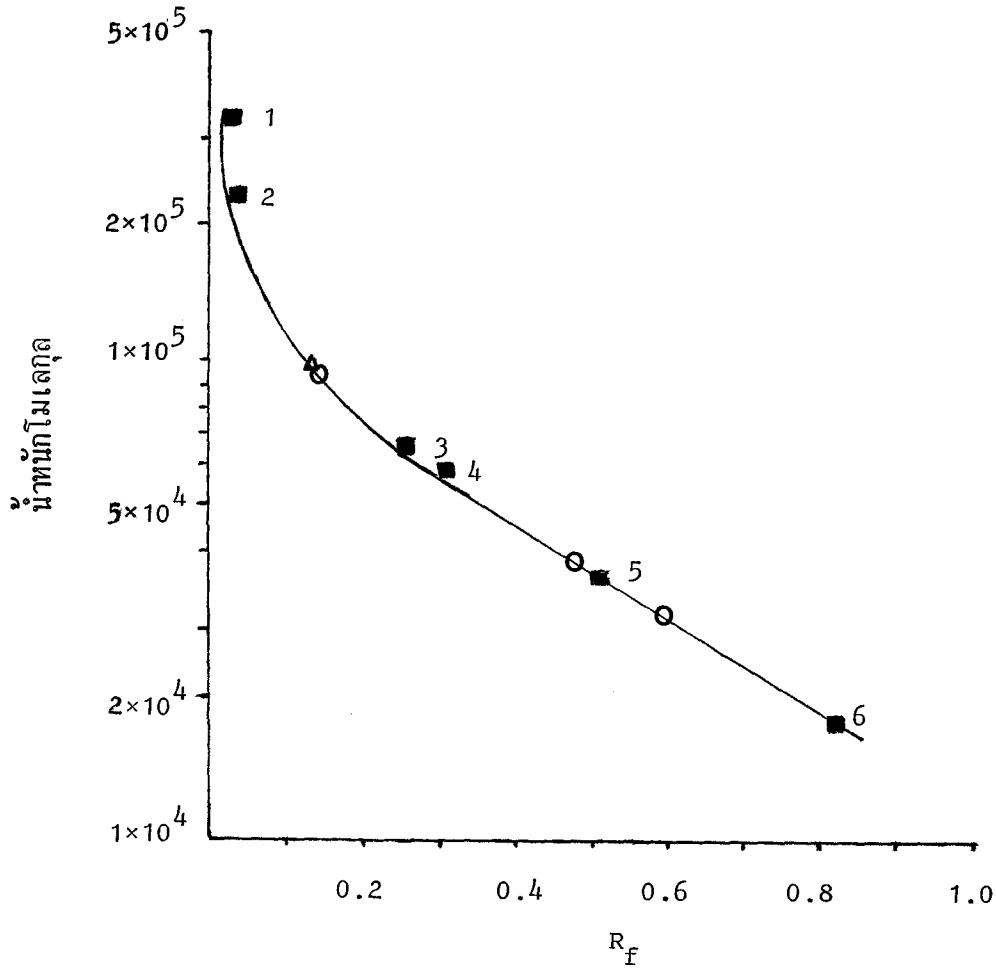
3 = Albumin (67,000)

4 = Catalase (60,000)

5 = Lactate dehydrogenase (36,000)

6 = Ferritin (18,000)

C สารไฟโคไซยานิน



ภาพประกอบ 26 แสดงผลการหาน้ำหนักโมเลกุลของหน่วยย่อยของสารไฟโคอิริทริน และไฟโคไซยานิน เปรียบเทียบกับโปรตีนมาตรฐานด้วยวิธีอิเล็กโตรโฟรีซิส บนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ ความเข้มข้น 10 % pH 7.0 ■ HMW ○ ไฟโคอิริทริน ▲ ไฟโคไซยานิน

HMW : 1 = Thyroglobulin (330,000), 2 = Ferritin (220,000), 3 = Albumin (67,000), 4 = Catalase (60,000) 5 = Lactate Dehydrogenase (36,000) 6 = Ferritin (18,000)

สรุป อภิปรายผล และข้อเสนอแนะ

ความมุ่งหมายของการศึกษาค้นคว้า

เพื่อศึกษาสมบัติและวิธีการสกัดไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

ขอบเขตของการศึกษาค้นคว้า

1. การศึกษาครั้งนี้ใช้ส ุพรายสกุลงราขิลา เรีย จากชายฝั่งทะเลตำบลแหลมหิน  
จังหวัดตราด
2. ศึกษาวิธีการสกัดไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน
3. ศึกษาหน้าหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยเทคนิคเจลฟิลเตรชัน  
(gel filtration)
4. ศึกษาสเปกตรัมการดูดกลืนแสง (absorption spectrum) ของไฟโคอิริทริน  
และไฟโคไซยานิน ที่ความยาวช่วงคลื่น 250 - 700 นาโนเมตร
5. ศึกษาสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ (fluorescence emission  
spectra) ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน ที่ความยาวช่วงคลื่น 500 - 700 นาโนเมตร
6. ศึกษาหน่วยย่อย (subunit) ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยเทคนิค  
เอสดีเอส-โพลีอะคริลามิด เจล อิเล็กโทรโฟรีซิส (SDS-Polyacrylamide gel  
electrophoresis)

วิธีดำเนินการศึกษาค้นคว้าและรวบรวมข้อมูล

1. เก็บตัวอย่างสาหร่ายสกุลงราขิลา เรียที่ตำบลแหลมหิน จังหวัดตราด ในเดือนมีนาคม  
สุ่มเก็บที่ระดับน้ำลึก 1 เมตร จำนวน 10 กิโลกรัม แล้วนำมาล้างแยกสิ่งเจือปนออกและแบ่งเก็บเป็น  
ถุงเล็ก ๆ เก็บในช่องแช่แข็งของตู้เย็น
2. สกัดสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินจากสาหร่ายด้วยโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0  
แล้วทำให้บริสุทธิ์ด้วย ดีอีเออี-เซลลูโลส คอลัมน์โครมาโทกราฟี และตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต

3. หาหน้าหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยเทคนิค เจล ฟิเลเทรชัน
4. บันทึกสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน
- ค. บันทึกสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน
6. ทดสอบความเป็นสารเอกพันธ์และวิเคราะห์หาจำนวนหน่วยย่อยของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยวิธีโพลีอะครีลาไมด์ เจล และ เอสดีเอส-โพลีอะครีลาไมด์ เจล อิเล็กโตรโฟรีซิส

### สรุปผลการศึกษาค้นคว้า

1. สามารถสกัดสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินด้วยสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0 และสามารถแยกสิ่งเจือปนออกได้ด้วยวิธีตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต และด้วยวิธี คีเออี-เซลลูโลส คอลัมน์โครมาโทกราฟี
2. ไฟโคอิริทรินมีค่าการดูดกลืนแสงสูงสุดที่ 495, 535 และ 565 นาโนเมตร โดยมีอัตราส่วนของค่าการดูดกลืนแสงระหว่าง 565 : 280 เท่ากับ 3.85
3. ไฟโคไซยานินมีค่าการดูดกลืนแสงสูงสุดที่ 498, 570 และ 615 นาโนเมตร โดยมีอัตราส่วนของค่าการดูดกลืนแสงระหว่าง 615 : 280 เท่ากับ 1.6
4. ไฟโคอิริทรินมีค่าการปล่อยแสง (emission) ฟลูออเรสเซนซ์สูงสุดที่ความยาวคลื่น 574 นาโนเมตร ส่วนสารไฟโคไซยานินมีค่าการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์สูงสุดที่ความยาวคลื่น 635 นาโนเมตร
5. ไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินมีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 175,000 และ 120,000 คาลตัน ตามลำดับ (หาโดยวิธี เจล ฟิเลเทรชัน)
6. ในอิเล็กโตรโฟรีซิสที่ pH 7.0 ไฟโคอิริทรินมีการเคลื่อนที่ (electrophoretic mobility) เร็วกว่าไฟโคไซยานิน และสามารถเห็นการเรืองแสงของไฟโคอิริทรินภายใต้แสงอัลตราไวโอเล็ตได้ แต่ไม่เห็นการเรืองแสงของไฟโคไซยานิน
7. ในอิเล็กโตรโฟรีซิสที่ pH 8.9 พบแถบไฟโคอิริทรินที่เรืองแสงได้ภายใต้แสงอัลตราไวโอเล็ต 1 แถบ ซึ่งย้อมติดสีโคมาสซี บิลเลียนท์ บลู ด้วย และพบแถบไฟโคไซยานินที่ย้อมติดสีโคมาสซี บิลเลียนท์ บลู ที่ตำแหน่งเดียวกับสีอ้างอิงเท่านั้น

8. พบหน่วยย่อยของไฟโคอิริทริน 4 ชนิด มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 81,500 - 90,500, 38,000 - 41,000, 29,000 - 33,000 และ 18,000 - 19,000 คาลตัน จากเอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ความเข้มข้น 10 % ที่ pH 7.0 และ 8.9

9. พบหน่วยย่อยของไฟโคไซยานินเพียง 1 ชนิด มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 92,000 คาลตัน จากเอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ความเข้มข้น 10 % ที่ pH 7.0 แต่ไม่พบแถบโปรตีนใด ๆ ที่ pH 8.9

### อภิปรายผล

ในการศึกษาสเปกตรัมการดูดกลืนแสงของสารไฟโคอิริทรินที่สกัดได้จากสาหร่าย *Gracilaria* spp. มีลักษณะสเปกตรัมที่สอดคล้องกับอาร์-ไฟโคอิริทริน ที่สกัดได้จากสาหร่าย *Gracilaria confervoides* (Van der Velde 1973 : 246 - 257) โดยแสดงถึงค่าดูดกลืนแสงของไฟโคบิลินที่เป็นส่วนประกอบคือ ไฟโคยูโรบิลิน ซึ่งมีค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 495 นาโนเมตร และไฟโคอิริโทรบิลินมีค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 535 และ 565 นาโนเมตร (Teale Dale. 1970 : 161 - 169) ส่วนสารไฟโคไซยานินที่สกัดได้มีลักษณะสเปกตรัมที่แสดงว่ามีไฟโคบิลินที่เป็นส่วนประกอบคือ ไฟโคไซยานินบิลิน ไฟโคอิริโทรบิลิน และไฟโคยูโรบิลิน ซึ่งมีค่าดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 615, 570 และ 498 นาโนเมตร ตามลำดับ (Glazer and Hixson. 1977 : 32 - 42)

จากการศึกษาสเปกตรัมการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ของสารไฟโคอิริทริน พบว่า มีค่าความยาวคลื่นสูงสุดที่ 574 นาโนเมตร สอดคล้องกับ อาร์-ไฟโคอิริทริน ที่สกัดจากสาหร่าย *Callithamnion byssoides* (Yu and Others 1981 : 482 - 488) และไฟโคไซยานิน มีค่าการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์ที่ความยาวคลื่นสูงสุด 635 นาโนเมตร ซึ่งสอดคล้องกับ อาร์-ไฟโคไซยานิน ที่สกัดจากสาหร่าย *Porphyridium cruentum* (Glazer and Hixson. 1975 : 5487 - 5495)

สารไฟโคอิริทรินที่สกัดได้เป็นสารที่มีน้ำหนักโมเลกุลมากกว่าสารไฟโคไซยานิน ดังผลจากการห่าน้ำหนักโมเลกุลด้วยเทคนิคเจล ฟิลเทรชัน และจากการทำอิเล็กโตรโฟรีซิสที่ pH 7.0 พบว่า สามารถเคลื่อนที่ได้เร็วกว่าสารไฟโคไซยานิน ดังนั้นแสดงว่าสารไฟโคอิริทรินมีปริมาณประจุ

สัทธิค่อมวลมากกว่าของไฟโคไซยานินและไฟโคอิริทรินที่สกัดได้มีความบริสุทธิ์พอควร ทั้งนี้เนื่องจากสามารถพบแถบโปรตีนเพียงแถบเดียวจากการทำอิเล็กโตรโฟรีซิสที่ pH 7.0 และ 8.9 แต่ที่ pH 8.9 พบว่ามีแถบโปรตีนจาง ๆ อีก 1 แถบ ปรากฏที่ตำแหน่งของสีย่างอิง ซึ่งแสดงว่าอาจมีไฟโคไซยานินเจือปนอยู่ซึ่งไม่คงตัว ณ pH 8.9 จึงเคลื่อนที่ไปพร้อมกับสีย่างอิง สำหรับไฟโคไซยานินที่สกัดได้ก็มีความบริสุทธิ์พอควรคือพบแถบโปรตีนเพียงแถบเดียวจากการทำอิเล็กโตรโฟรีซิสที่ pH 7.0 และพบว่าสารไฟโคไซยานินเป็นสารที่ไม่คงตัวในภาวะเบส เนื่องจากไม่สามารถพบแถบโปรตีนใด ๆ บนแผ่นเจลที่ pH 8.9 นอกจากที่ตำแหน่งของสีย่างอิง ซึ่งแสดงว่าสารไฟโคไซยานินถูกไฮโดรไลสด้วยเบสเป็นเปปไทด์สั้น ๆ และเคลื่อนที่ไปบนแผ่นเจลพร้อมกับสีย่างอิง แต่จากการส่องด้วยแสงอัลตราไวโอเล็ตก่อนย้อมด้วยสีโคมาสซี บิลิเลียนท์ บลู พบว่าสามารถเห็นแถบเรืองแสงจาง ๆ ตรงตำแหน่งเดียวกับไฟโคอิริทรินในช่องของไฟโคไซยานิน แสดงว่าน่าจะมีไฟโคอิริทรินเจือปนอยู่กับสารไฟโคไซยานินที่สกัดได้แต่มีปริมาณน้อยจนไม่สามารถตรวจสอบได้ด้วยการย้อมสีโคมาสซี บิลิเลียนท์ บลู

จากการศึกษาหน่วยย่อยบนแผ่น เจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ พบว่า สารไฟโคอิริทรินประกอบด้วย หน่วยย่อย 4 หน่วย มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 81,500 - 90,500, 38,000 - 41,000, 29,000 - 33,000 และ 18,000 - 19,000 คาลตัน เมื่อรวมน้ำหนักโมเลกุลของหน่วยย่อยทั้ง 4 หน่วยแล้ว พบว่ามีค่าประมาณ 175,000 คาลตัน ซึ่งเท่ากับน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคอิริทรินที่หาได้จากเทคนิคเจล ฟิเลเทรชัน ดังนั้นอาจจะเป็นไปได้ว่าในโครงสร้างธรรมชาติของสารไฟโคอิริทรินประกอบด้วยหน่วยย่อย ๆ 4 หน่วยย่อยดังกล่าว และพบหน่วยย่อยเพียงหน่วยเดียวของสารไฟโคไซยานินจากการทำเอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ เจล อิเล็กโตรโฟรีซิสที่ pH 7.0 โดยมีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 92,000 คาลตัน ซึ่งไม่เท่ากับน้ำหนักโมเลกุลของไฟโคไซยานินที่มีค่าประมาณ 120,000 คาลตัน จากเทคนิคเจล ฟิเลเทรชัน การที่น้ำหนักโมเลกุลของไฟโคไซยานินที่ได้จาก 2 วิธีนี้ไม่เท่ากัน อาจเนื่องมาจากไฟโคไซยานินมีหน่วยย่อยอีกหน่วยหนึ่งที่เป็นหน่วยย่อยเล็ก ๆ ที่มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 30,000 คาลตัน และมีปริมาณน้อยมากจนไม่สามารถตรวจสอบได้ จึงทำให้ไม่สามารถตรวจพบได้บนแผ่นเจล เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ และจากรายงานการศึกษาหน่วยย่อยของอาร์-ไฟโคไซยานินที่สกัดได้จากสาหร่าย *Prophydium cruentum* (Glazer and Hixson, 1975 : 5487 - 5495) พบว่า สามารถแยกได้ 2 หน่วยย่อย คือ อัลฟา ( $\alpha$ ) และบีตา ( $\beta$ )

โดยมีค่าปริมาณมากกว่าอัลฟา ดังนั้นสารไฟโคไซยานินที่สกัดได้จึงน่าจะประกอบด้วย 2 หน่วยย่อย คือ หน่วยย่อยที่มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 92,000 ดาลตัน และมีปริมาณมากกว่าอีกหน่วยย่อยหนึ่งที่มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 30,000 ดาลตัน

#### ข้อเสนอแนะ

1. ควรทำการศึกษาปริมาณและชนิดของโลหะหนักที่มีอยู่ในสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินที่สกัดได้จากสาหร่ายแหล่งต่าง ๆ เพื่อทดสอบความเป็นพิษก่อนจะนำมาใช้เป็นสีผสมอาหาร
2. ควรทำการศึกษาสมบัติการเกิดสารประกอบของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินกับไอออนของโลหะหนักบางชนิดที่ pH แตกต่างกัน เพื่อสามารถนำสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินมาใช้วิเคราะห์หาโลหะหนักบางชนิดได้
3. ควรทำการศึกษาสมบัติการเกิดสารประกอบของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินกับโปรตีนบางชนิดในระบบภูมิคุ้มกัน เพื่อนำไปวิเคราะห์ระบบภูมิคุ้มกันโดยสมบัติฟลูออเรสเซนซ์ของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน
4. ควรทำการศึกษาสกัดสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานินจากสาหร่ายสกุลอื่น ๆ อีก เพื่อเปรียบเทียบสมบัติของสารไฟโคอิริทรินและไฟโคไซยานิน

บรรณานุกรม

บรรณานุกรม

กาญจนภาชน์ ล้วมโนมนต์ สาทร่าย คณะประมง มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ 2527, 343 หน้า

Fritsch, F.E. "Rhodophyceae" The Structure and Reproduction of Algae V2, p. 397 - 422, London, Cambridge at the University Press, 1965.

Glazer, A.N. and C.S. Hixson "Structure and chromophore Composition of Rhodophytan phycoerythrins" The Journal of Biological Chemistry 252 (1), 32 - 42, January, 1977.

"Characterization of R-Phycocyanin" The Journal of Biological Chemistry 248 (14), 5487 - 5495, July, 1975.

Goodwin, T.W. "Algal Biliproteins and Phycobilins" Chemistry and Biochemistry of Plant Pigments V1, p. 328 - 376, London, Academic Press, 1976.

Klotz, A.V. and A.N. Glazer "Characterization of the Bilin Attachment Sites in R-Phycoerythrin" The Journal of Biological Chemistry 260 (8), 4856 - 4863, 1985.

MacCall, R., W. Habing and D.S. Berns "Characterization of Phycocyanin from Chroocomonas spp." The Journal of Biological Chemistry 248 (20), 7080 - 7086, 1973.

Mizuno, H., N. Ise and Others "Solution Properties of Phycoerythrin I Characterization of Phycoerythrin" Bulletin of the chemical society of Japan. 59, 1161 - 1165, April, 1986.

Nagy, J.O., J.E. Bishop and Others "Bilin Attachment Sites in the  $\alpha$   $\beta$  and  $\gamma$  Subunit of R-Phycoerythrin structural studies on Singly and doubly linked phycourobilins" The Journal of Biological Chemistry 260 (8), 4864 - 4868, April, 1985.

Oi, V.T., A.N. Glazer and L. Stryler "Fluorescent Phycobiliprotein conjugates for Analysis of Cells and Molecules" The Journal of Cell Biology 93, 981 - 986, 1982.

Teale, F.W. and R.E. Dale "Isolation and Spectral Characterization of Phycobiliprotein" Biochemical Journal 116, 161 - 169, 1970.

Van Der Velde, H.H. "The natural occurrence in red algae of two Phycoerythrins with different molecular weights and spectral properties" Biochimica et Biophysica Acta 303, 246 - 257, 1973.

Weber, K. and M. Osborn "The Reliability of Molecular weight Determinations by Dodecyl Sulfate-Polyacrylamide Gel Electrophoresis" The Journal of Biological Chemistry 240 (16), 4406 - 4412, 1969.

Yu, M.H., A.N. Glazer and Others "Phycoerythrins of the Red Algae Callithamnion spp." Plant Physiology 68, 482 - 488, 1981.

ภาคผนวก

### การเตรียมสารเคมี

#### 1. Acrylamide : Bis-acrylamide (30 : 0.8 %)

Acrylamide	30.0	g
Bis-acrylamide	0.8	g
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรรวม	100.0	ml

เขย่าให้ละลาย กรองเอาตะกอนส่วนที่ไม่ละลายออก และเก็บสารละลายในขวดสีชาที่อุณหภูมิ 4 °C สารละลายนี้ใช้ได้ไม่เกิน 1 เดือน

#### 2. 1.5 M Tris HCl buffer pH 8.9

Tris	36.330	g
น้ำกลั่น	180.0	ml
ปรับ pH ด้วย 6 M HCl ให้ได้ pH 8.9		
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรรวม	200	ml

เก็บสารละลายในขวดพลาสติกที่อุณหภูมิ 4 °C

#### 3. 0.5 M Tris HCl buffer pH 6.8

Tris	6.055	g
น้ำกลั่น	85	ml
ปรับ pH ด้วย 6 M HCl ให้ได้ pH 6.8		
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรรวม	100	ml

เก็บสารละลายในขวดพลาสติกที่อุณหภูมิ 4 °C

#### 4. 10% N,N,N,N - tetramethylethylenediamine (TEMED)

TEMED	2.0	ml
เติมน้ำกลั่น	18.0	ml

5. 10 %  $(\text{NH}_4)_2\text{S}_2\text{O}_8$  (เตรียมเมื่อต้องการใช้)

$(\text{NH}_4)_2\text{S}_2\text{O}_8$	0.1	g
เติมน้ำกลั่น	1.0	ml

## 6. 10 % เอสดีเอส (sodium dodecyl sulfate, SDS)

เอสดีเอส	0.1	g
เติมน้ำกลั่น	1.0	ml

## 7. 10 % SDS-polyacrylamide gel (running gel) pH 8.9

Acrylamide : bis-acrylamide (30 : 0.8 %)	3.33	ml
1.5 M Tris HCl buffer pH 8.9	2.50	ml
10 % เอสดีเอส	0.20	ml
10 % TEMED	0.02	ml
น้ำกลั่น	3.98	ml

นำสารละลายที่ได้ไปคูดอากาศออก (deair) หลังจากนั้นเติม

10 % $(\text{NH}_4)_2\text{S}_2\text{O}_8$	0.07	ml
--	------	----

นำสารละลายไปบรรจุลงในหลอดที่ ปิดผิวหน้าเจลด้วยน้ำกลั่นจำนวนเล็กน้อย เพื่อให้หน้าเจลเรียบ

## 8. 4 % SDS-polyacrylamide gel (spacer gel)

Acrylamide : bis-acrylamide (30 : 0.8 %)	0.665	ml
0.5 M Tris HCl buffer pH 6.8	1.25	ml
10 % เอสดีเอส	0.2	ml
10 % TEMED	0.02	ml
น้ำกลั่น	2.955	ml
10 % $(\text{NH}_4)_2\text{S}_2\text{O}_8$	0.07	ml

## 9. 7 % Polyacrylamide gel (running gel) pH 8.9

Acrylamide : bis-acrylamide (30 : 0.8 %)	2.331	ml
1.5 M Tris HCl buffer pH 8.9	2.50	ml
10 % TEMED	0.02	ml
น้ำกลั่น	5.05	ml
นำสารละลายที่ได้ไปคูลอากาศออก (deair) หลังจากนั้นเติม		
10 % $(\text{NH}_4)_2\text{S}_2\text{O}_8$	0.1	ml

## 10. 4 % Polyacrylamide gel (spacer gel) pH 6.8

Acrylamide : bis-acrylamide (30 : 0.8 %)	0.665	ml
0.5 M tris HCl buffer pH 6.8	1.25	ml
10 % TEMED	0.02	ml
น้ำกลั่น	2.955	ml
10 % $(\text{NH}_4)_2\text{S}_2\text{O}_8$	0.07	ml

## 11. 10 % SDS--Polyacrylamide gel pH 7.0

Acrylamide : bis-acrylamide (30 : 0.8 %)	3.33	ml
0.2 M sodium phosphate buffer pH 7.0	5.0	ml
10 % TEMED	0.02	ml
10 % SDS	0.2	ml
น้ำกลั่น	1.35	ml
นำสารละลายที่ได้ไปคูลอากาศออกหลังจากนั้นเติม		
10 % $(\text{NH}_4)_2\text{S}_2\text{O}_8$	0.1	ml

## 12. 7 % Polyacrylamide gel pH 7.0

Acrylamide : bis-acrylamide (30 : 0.8 %)	2.331	ml
0.2 M sodium phosphate buffer pH 7.0	5.0	ml
10 % TEMED	0.02	ml
น้ำกลั่น	1.549	ml
นำสารละลายที่ได้ไปผูกคอกาชาออกหลังจากรันเต็ม		
10 % $(\text{NH}_4)_2\text{S}_2\text{O}_8$	0.1	ml

## 13. Sample buffer for 10 % SDS-polyacrylamide gel pH 8.9

Glycerol	2.5	ml
0.5 M Tris HCl pH 6.8	0.5	ml
SDS	0.25	g
2-mercaptoethanol	1.25	ml
Bromophenol blue	0.001	g

## 14. Sample buffer for 7 % polyacrylamide gel pH 8.9

Glycerol	1.0	ml
0.5 M Tris HCl pH 6.8	1.0	ml
Bromophenol blue	0.001	g

## 15. Sample buffer for 10 % SDS-polyacrylamide gel pH 7.0

Glycerol	2.5	ml
0.2 M sodium phosphate buffer pH 7.0	1.25	ml
2-mercaptoethanol	1.25	ml
SDS	0.25	g
Bromophenol blue	0.001	g

## 16. Sample buffer for 7 % polyacrylamide gel pH 7 %

Glycerol	2.5	ml
0.2 M sodium phosphate buffer pH 7.0	0.25	ml
Bromophenol blue	0.001	g
น้ำกลั่น	2.25	ml

## 17. SDS-Electrophoresis buffer pH 8.3

Tris	1.212	g
Glycine	5.704	g
SDS	0.2	g
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรรวม	200	ml

## 18. Electrophoresis buffer pH 8.3

Tris	1.212	g
Glycine	5.704	g
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรรวม	200	ml

## 19. SDS-Electrophoresis buffer pH 7.0

0.1 M sodium phosphate buffer pH 7.0	100	ml
SDS	0.2	g
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรรวม	200	ml

## 20. Electrophoresis buffer pH 7.0

0.1 M sodium phosphate buffer pH 7.0	100	ml
เติมน้ำกลั่น	100	ml

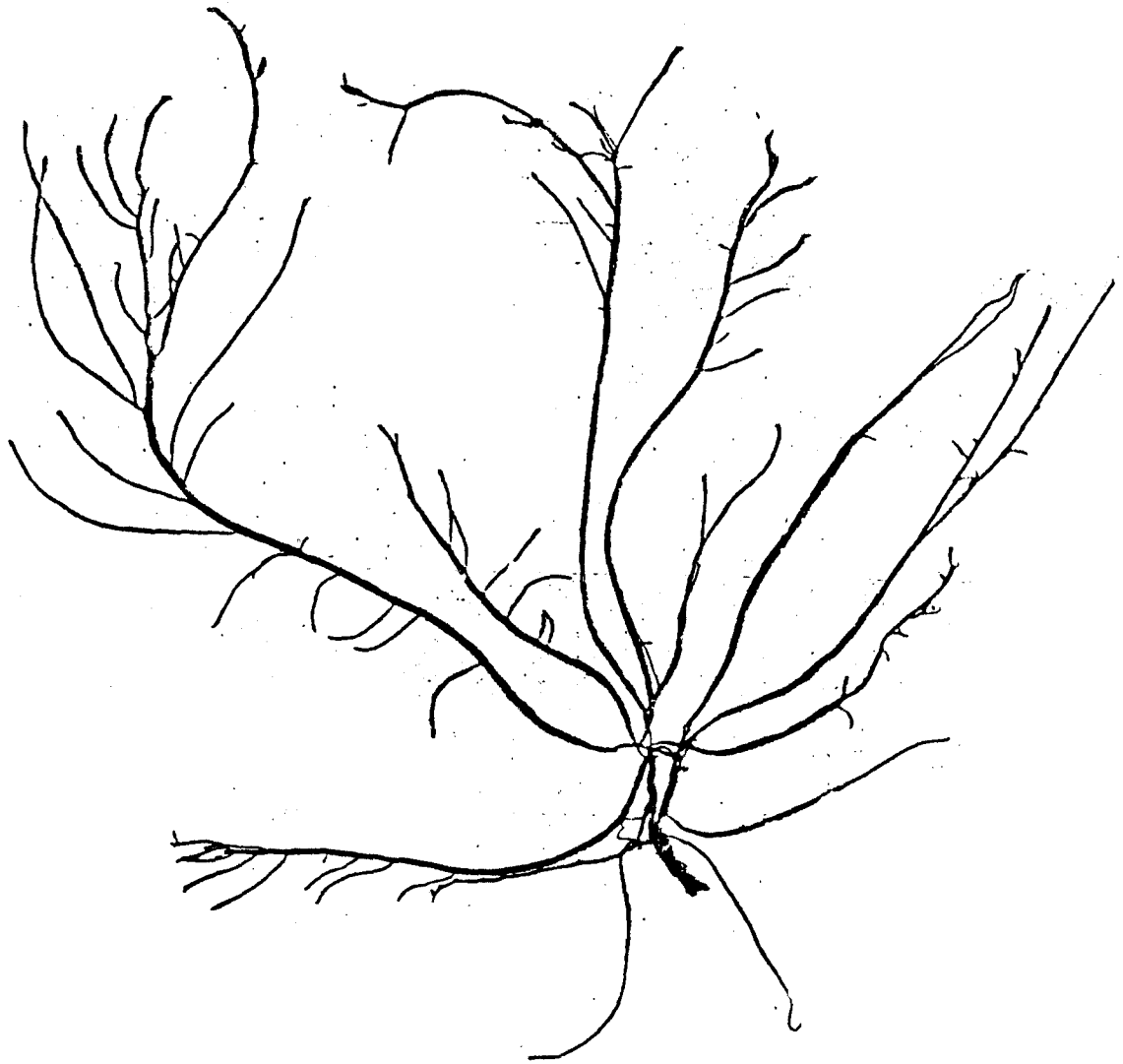
## 21. Coomassie Brilliant Blue R. Stain

Coomassie Brilliant Blue	0.4	g
Gracial acetic acid	14.0	ml
Methanol	9.3	ml
เติมน้ำกลั่นให้มีปริมาตรรวม	200.0	ml

การคำนวณค่า  $k_{av}$

$$k_{av} = \frac{V_e - V_o}{V_t - V_o}$$

- เมื่อ  $V_o$  = void volume  
 $V_t$  = total volume  
 $V_e$  = elution volume



รูปร่างลักษณะของสาหร่าย Gracilaria spp.

การแยก อาร์-ไฟโคอิทริน และอาร์-ไฟโคไซยานิน จากสาหร่ายสกุล  
กราซิลลาเรีย ในแหลมหิน จังหวัดตราด

ปริญญานิพนธ์

ของ

นิยม ชลิตะนาวิน

เสนอต่อมหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ ประสานมิตร

เพื่อเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตร

ปริญญาการศึกษามหาบัณฑิต

กุมภาพันธ์ 2531

การศึกษาครั้งนี้ได้แยกสาร อาร์-ไฟโคอิริทริน และอาร์-ไฟโคไซยานิน จากสาหร่าย  
สกุลกราซิลา เรียกว่าสารละลายโซเดียมฟอสเฟตบัฟเฟอร์ pH 6.0 และทำให้บริสุทธิ์โดยการ  
ตกตะกอนด้วยแอมโมเนียมซัลเฟต และคือเออี-เซลลูโลส คอลัมน์โครมาโทกราฟี จากการศึกษาพบว่า  
อาร์-ไฟโคอิริทริน มีค่าการดูดกลืนแสงสูงสุดที่ 495, 535 และ 565 นาโนเมตร มีค่าการปล่อย  
แสงฟลูออเรสเซนซ์สูงสุดที่ 574 นาโนเมตร และมีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 175,000 คาลตัน  
โดยวิธีเจลฟิลเตรชัน และพบว่าประกอบด้วย 4 หน่วยย่อย มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 81,500 -  
90,500, 38,000 - 41,000, 29,000 - 33,000 และ 18,000 - 19,000 คาลตัน  
โดยวิธีเอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ เจล อิเล็กโตรโฟรีซิส สำหรับ อาร์-ไฟโคไซยานิน มีค่า  
การดูดกลืนแสงสูงสุดที่ 498, 570 และ 615 นาโนเมตร มีค่าการปล่อยแสงฟลูออเรสเซนซ์สูงสุด  
ที่ 635 นาโนเมตร และมีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 120,000 คาลตัน โดยวิธีเจลฟิลเตรชัน  
และตรวจพบหน่วยย่อยเพียง 1 หน่วย ที่มีน้ำหนักโมเลกุลประมาณ 92,000 คาลตัน ด้วยวิธี  
เอสดีเอส-โพลีอะคริลาไมด์ เจล อิเล็กโตรโฟรีซิส

ISOLATION OF R-PHYCOERYTHRIN AND R-PHYCOCYANIN FROM  
Gracilaria spp. IN LAEM HIN, CHANGWAT TRAD

AN ABSTRACT

BY

NIYOM CHALITANAWIN

Presented in partial fulfillment of the requirements  
for the Master of Education degree  
at Srinakharinwirot University

February 1988

R-phycoerythrin and R-phycoerythrin were extracted from Gracilaria spp. by using ammonium sulphate precipitation and DEAE-cellulose column chromatography. The purified R-phycoerythrin had the maximum absorption at 495, 535 and 565 nm and its fluorescence emission spectrum was maximum at 574 nm. Its molecular weight was 175,000 daltons as determined by gel filtration. It had four subunits with molecular weight of 81,500 - 90,500, 38,000 - 41,000, 29,000 - 33,000 and 18,000 - 19,000 daltons as determined by SDS-polyacrylamide gel electrophoresis. The purified R-phycoerythrin had the maximum absorption at 498, 570 and 615 nm and its fluorescence emission spectrum was maximum at 635 nm. The molecular weight was found to be 120,000 daltons as determined by gel filtration, but the only one subunit with molecular weight of 92,000 daltons was found by SDS-polyacrylamide gel electrophoresis.