

## การวิเคราะห์ปริมาณแอนโ雷ไซยานินจากสีเย้อม渥ดเชือก The Quantitative Analysis of Anthocyanins from *Combretum latifolium* Dyestuff

ศศิมาภรณ์ สิตธิไกร<sup>1</sup> และอรุณรัตน์ สันธิไตรกิรินสกุล<sup>1\*</sup>

<sup>1</sup>สาขาวิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยราชภัฏนครปฐม

\*corresponding author: arunrat28@npru.ac.th

### บทคัดย่อ

ถ้า渥ดเชือกแห้งบดละเอียดแล้วนำไปน้ำอุ่นที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ได้สารสกัดน้ำของ渥ดเชือกสีน้ำตาลแดง มีค่าความเป็นกรด-เบส (pH) เท่ากับ 7 เมื่อวิเคราะห์ปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมดด้วยวิธี single pH โดยเทคนิคยูวี-วีสิ-เบลสเปกโตรฟ็อกโนเมทรี ที่ความยาวคลื่นสูงสุด 523 นาโนเมตร ผลพบว่า สารละลายของสารสกัด渥ดเชือกที่ pH 2 และ อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส มีปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมดมากที่สุด เท่ากับ 42.4157 มิลลิกรัมต่อพื้นที่ 1 กรัม ซึ่งผล สอดคล้องกับค่าดัชนีการสลายตัวของแอนโ雷ไซยานิน พบร้า เป็นค่าลบ เท่ากับ -11.26 แสดงว่าไม่เกิดการสลายตัวหรือ สลายตัวน้อยมาก ในขณะที่เมื่อ pH เพิ่มขึ้น และอุณหภูมิมากกว่าหรือน้อยกว่า 50 องศาเซลเซียส ปริมาณแอนโ雷ไซยานิน ทั้งหมดมีแนวโน้มลดลง ดังนั้น pH และอุณหภูมิมีผลต่อปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมด ทำให้สีของสารสกัด渥ดเชือก เปลี่ยนไป

**คำสำคัญ:** แอนโ雷ไซยานิน, 渥ดเชือก, สีเย้อม, สีเย้อมธรรมชาติ

### Abstract

The air-dried ground *Combretum latifolium* stems were macerated with water at 30 °C to give the water extract as a reddish brown solution that had a pH value of 7. A quantitative analysis of total anthocyanins content (Tacy) was determined by single pH method using UV-VIS spectrophotometry at the maximum wavelength ( $\lambda_{max}$ ) 523 nm. As the result, it was found that the *C. latifolium* solution at pH 2 and 50 °C showed highly the Tacy to be 42.4157 mg/g of dry plant. As well as, a degradation index of anthocyanins gave a value of -11.26. This means that the anthocyanins were no decomposed. While the increasing pH and temperature >50 °C or <50 °C had trend the decreased Tacy. Accordingly, pH and temperature had affected to the total anthocyanin content with that be changing a color of the *C. latifolium* extract.

**Keywords:** anthocyanin, *Combretum latifolium*, dyestuff, natural dyestuff

## 1. บทนำ

ปัจจุบัน เกิดกระแสการอนุรักษ์และส่งเสริมภูมิปัญญาท้องถิ่น โดยเฉพาะประโยชน์ภูมิปัญญาท้องถิ่นจากพืช ได้แก่ เป็นสีอ้อม ซึ่งเป็นภูมิปัญญาในแต่ละท้องถิ่นที่มีคุณค่าควรอนุรักษ์ไว้ สีอ้อม (dyestuff) คือ สารอินทรีย์หรือสารอนินทรีย์ที่ใช้ย้อมวัสดุสิ่งทอ บางชนิดจะถาวรได้ แต่บางชนิดจะถาวรในตัวทำลายอินทรีย์ แบ่งได้ 2 ประเภท คือ สีอ้อมธรรมชาติ (natural dyestuff) และสีอ้อมสังเคราะห์ (synthetic dyestuff) ข้อดีของสีอ้อมธรรมชาติ คือ ไม่เป็นพิษ ไม่เป็นอันตรายต่อสุขภาพ และเป็นมิตรต่อสิ่งแวดล้อม ตัวอย่างสีอ้อมธรรมชาติ เช่น สีเขียวได้จากเปลือกต้นเพกาและใบหูกวาง สีดำได้จากเปลือกสมอ ลูกมะเกลือ และเปลือกรากฟ้า สีน้ำเงินได้จากต้นคราม สีเหลืองได้จากเมล็ดคำแสง แก่นขันนุน และแก่นแกะแล สีแดงได้จากดอกกระนิการ สีแดงได้จากรากต้นเข็ม รากยอด และดอกคำฝอย สีน้ำตาลได้จากเปลือกไม้โกงกาง และสีชมพูได้จากต้นมหาพรสัตต์ ฝาง เป็นต้น (ปั่นเพชร ชูทรงช่วย, 2539)

ต้นอัดเชือก มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Combretum latifolium* เป็นไม้เลื้อยในวงศ์คอมเบรทาซี (Combretaceae) ชื่ออื่น ได้แก่ มันอวด แก่ดា (จังหวัดหนองคาย) ถั่วแป๊ก (จังหวัดเชียงใหม่) มันแดงและอัดเชือก (ภาคใต้) แหنเหลือง (จังหวัดกาญจนบุรี) (เต็ม สมิโน้นนท์, 2544) ต้นอัดเชือกมีถิ่นกำเนิดแถบประเทศไทยร้อนชื้นทางตอนใต้ของทวีปแอฟริกา ประเทศไทยพบมากทางภาคใต้ ลักษณะเป็นใบเดี่ยวคล้ายรูปไข่ ขอบเรียบ ผิวเกลี้ยงเป็นมัน โคนส่วนบน ปลายเรียวแหลม ยาว 10-20 เซนติเมตร ดอกออกเป็นช่อตามซอกใบที่ปลายยอด สีขาวแกมน้ำเงิน กลีบ 4 กลีบ ค่อนข้างกลม เกสรกลางดอก 8 อัน ยาว 5-20 เซนติเมตร ออกเรียบเรียงสลับตรงข้ามเป็นคู่ ผลค่อนข้างกลม มี 4 กลีบ เมล็ดใหญ่ 1 เมล็ด ยาว 2-3 เซนติเมตร เมื่อผลแก่แล้วสีเหลือง ด้านภายนอกมีลักษณะเป็นร่องร่อง ขนาดเล็กๆ จำนวนมากเพื่อบำรุงโลหิตและช่วยให้เลือดไหลเวียนดีขึ้น (Li et al., 2006) ส่วนคนไทยจะนำเปลือกของอัดเชือกแข่น้ำ ดีมเพื่อบำรุงโลหิต ชาวบ้านแคนภาคใต้ของประเทศไทย พบว่ามีประโยชน์ทางยา เช่น สามารถนำมาช่วย止血 ลดไข้ บรรเทาอาการปวด ช่วยส่งเสริมและอนุรักษ์ภูมิปัญญาท้องถิ่นด้านการย้อมผ้า ด้วยสีอ้อมธรรมชาติ รวมทั้งเพิ่มนูกล่าของพืชท้องถิ่นและเพิ่มรายได้ของคนในท้องถิ่นอีกด้วย

## 2. วิธีดำเนินการวิจัย

### 2.1 วิธีการทั่วไป

ความยาวคลื่นสูงสุด ( $\lambda_{max}$ ) และค่าการดูดกลืนแสง (Absorbance) วัดด้วยเครื่องยูวี-วีสิเบิลสเปกโตรโฟโตมิเตอร์รุ่น U - 1800 บริษัท HITACHI และควบคู่กับเครื่องซีลเลอร์ เตาอัดเชือกจากต้นบาน อำเภอสวี จังหวัดชุมพร เก็บเมื่อเดือนมกราคม พ.ศ. 2556 ตัวอย่างพืชอัดแห้งสีสุจัน្ឌ เอกลักษณ์ที่มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตกำแพงแสน คณะเกษตรศาสตร์ จังหวัดนครปฐม

### 2.2 การเตรียมสารสกัดน้ำของอัดเชือก

นำอัดเชือกสับให้มีขนาดเล็กลง ตากให้แห้งในที่อากาศถ่ายเทสะดวก นำอัดเชือกแห้ง 20.08 กรัม แช่ในน้ำ กวนเป็นครั้งคราว กรอง นำภาชนะเดิมสกัดด้วยน้ำหลาย ๆ ช้ำ จนกระทั่งได้สารสกัดใส่มีสี ระยะน้ำออกจากการสกัดของอัดเชือก ด้วยเครื่องจะเรียกว่าลดความดันแบบหมุน (rotatory reduce pressure evaporator) จนกระทั่งแห้ง ได้สารสกัดหยาบ คิดเป็นผลได้เป็นร้อยละ (%yield) เท่ากับ 2.7

### 2.3 การวิเคราะห์ปริมาณแอนโรมายานินทั้งหมด

ตัดแปลงจากวิธีการของ Fluleki & Francis (1968a) ตั้งน้ำ

ปีเพตต์สารละลายของสารสกัดอัดเชือกเข้มข้น 0.05 มิลลิกรัมต่อลิตร (ชั้นสารสกัดหยาบอัดเชือก 0.05 กรัม (SW) ละลายในน้ำ 100 มิลลิลิตร (TEW)) ปริมาตร 5 มิลลิลิตร (SV) (3 ช้ำ) และปรับปริมาตรด้วยน้ำกลันจนครบ 100 มิลลิลิตร

(DV) วัดค่าความเป็นกรด-เบส (pH) 7 และอุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส เก็บสารละลายไว้ในที่มีเดเป็นระยะเวลา 2 ชั่วโมง จากนั้นวัดค่าการดูดกลืนแสง (O.D.) ที่ความยาวคลื่นสูงสุด ( $\lambda_{max}$ ) 523 นาโนเมตร วิเคราะห์ด้วยเครื่องยูวี-วิสิเบลสเปกโถร์-โฟโต้มิเตอร์ คำนวณปริมาณแอนโ雷ไซดานินทั้งหมด (Total Anthocyanins content, Tacy) ด้วยวิธี single pH ดังสมการที่ (1)

$$Tacy = [O.D. \times \frac{TEW}{SW} \times \frac{DV}{SV} \times \frac{1}{E_{lcm}^{1\%}/10} / 1.85] \quad (1)$$

โดยที่ Tacy หมายถึง ปริมาณแอนโ雷ไซดานินทั้งหมด (มิลลิกรัมต่อพื้นที่ 1 กรัม)

O.D. หมายถึง ค่าการดูดกลืนแสง

TEW หมายถึง ปริมาตรเริ่มต้นของสารละลายของสารสกัดอวดเชือก (มิลลิลิตร)

SW หมายถึง น้ำหนักของสารสกัดหมายอวดเชือก (กรัม)

DV หมายถึง ปริมาตรของสารละลายที่ปรับก่อนวัดค่าการดูดกลืนแสง (มิลลิลิตร)

SV หมายถึง ปริมาตรของสารละลายก่อนปรับปริมาตรเป็น 100 มิลลิลิตร ด้วยน้ำกลัน

(มิลลิลิตร)

$E_{lcm}^{1\%}$  หมายถึง ค่าคงที่การดูดกลืนแสง (Extinction coefficient) เฉลี่ย เท่ากับ 688

ทำการทดลองขึ้น แต่ปรับ pH ของสารละลายของสารสกัดอวดเชือกด้วยสารละลายบัฟเฟอร์ pH 1, 2, 3, 4 และ 5 ที่อุณหภูมิ 30, 40, 50, 60 และ 70 องศาเซลเซียส จากนั้นเก็บไว้ในที่มีเดเป็นระยะเวลา 2 ชั่วโมง วัดค่า O.D. ที่  $\lambda_{max}$  523 นาโนเมตร ด้วยเครื่องยูวี-วิสิเบลสเปกโถร์-โฟโต้มิเตอร์ คำนวณค่า Tacy ด้วยวิธี single pH ดังสมการที่ (1) และวิธี pH differential ดังสมการที่ (2)

$$Tacy = [\Delta O.D. \times \frac{TEW}{SW} \times \frac{DV}{SV} \times \frac{1}{E_{lcm}^{1\%}/10} / 1.85] \quad (2)$$

โดยที่ Tacy หมายถึง ปริมาณแอนโ雷ไซดานินทั้งหมด (มิลลิกรัมต่อพื้นที่ 1 กรัม)

$\Delta O.D.$  หมายถึง ผลต่างของค่าการดูดกลืนแสงที่ pH 7 – ค่าการดูดกลืนแสงที่ pH และ อุณหภูมิใด ๆ

TEW หมายถึง ปริมาตรเริ่มต้นของสารละลายของสารสกัดอวดเชือก (มิลลิลิตร)

SW หมายถึง น้ำหนักของสารสกัดหมายอวดเชือก (กรัม)

DV หมายถึง ปริมาตรของสารละลายที่ปรับก่อนวัดค่าการดูดกลืนแสง (มิลลิลิตร)

SV หมายถึง ปริมาตรของสารละลายก่อนปรับปริมาตรเป็น 100 มิลลิลิตร ด้วยน้ำกลัน

(มิลลิลิตร)

$E_{lcm}^{1\%}$  หมายถึง ค่าคงที่การดูดกลืนแสง (Extinction coefficient) เฉลี่ย เท่ากับ 688

#### 2.4 การวิเคราะห์ดัชนีการสลายตัว (Degradation Index) ของแอนโ雷ไซดานิน

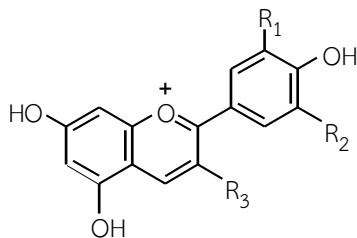
ดัดแปลงจากวิธีการของ Fluleki & Francis (1968b) และนาพร รอดเนื้อย (2548) ดังนี้

นำค่า Tacy ที่คำนวณด้วยวิธี single pH ดังสมการที่ (1) และวิธี pH differential ดังสมการที่ (2) แทนค่าในสูตร การคำนวณดัชนีการสลายตัวของแอนโ雷ไซดานินในสารละลายของสารสกัดอวดเชือก ดังสมการที่ (3)

$$Degradation Index = \frac{Tacy (\text{single pH method})}{Tacy (\text{pH differential method})} \quad (3)$$

### 3. ผลการวิจัยและอภิปราย

สารสกัดน้ำของowitz เชือก มีค่า pH 7 เป็นสารละลายน้ำต่ำแต่ กีดจากแอนโ雷ไซยานินต่าง ๆ ดังรูปภาพที่ 1 ซึ่งสอดคล้องกับผลการทดสอบพฤกษ์เคมีเบื้องต้น (ตรีตุพา ศรีหักดา, 2556) เมื่อวิเคราะห์ค่าเฉลี่ยของแอนโ雷ไซยานินทั้งหมดพบว่า มีมวลโมเลกุล เท่ากับ 451.1 นาโนเมตร  $\lambda_{max}$  523 นาโนเมตร และค่าสัมประสิทธิ์การดูดกลืนแสง เท่ากับ 30,570 นำค่าต่าง ๆ ดังกล่าวมาคำนวณหาค่าคงที่การดูดกลืนแสง ( $E_{lcm}^{1\%}$ ) ได้เท่ากับ 688 ดังตารางที่ 1 เพื่อนำค่า  $E_{lcm}^{1\%}$  คำนวณหาปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมดของสารสกัดหยาบของowitz เชือก 0.05 กรัม หรือคิดเป็นพืชแห้ง 1.85 กรัม ด้วยวิธี single pH และวิธี pH differential (ตารางที่ 2) หลังจากเก็บสารละลายน้ำของสารสกัดowitz เชือกไว้ในที่มีดเป็นระยะเวลา 2 ชั่วโมง เพื่อทำให้แอนโ雷ไซยานินต่าง ๆ เกิดสมดุลของโครงสร้าง



pelargonidin (Pg);	$R_1 = R_2 = H, R_3 = OH$
Pg-3-glu;	$R_1 = R_2 = H, R_3 = O\text{-glucose}$
cyanidin (Cy);	$R_1 = H, R_2 = R_3 = OH$
Cy-3-glu;	$R_1 = H, R_2 = OH, R_3 = O\text{-glucose}$
Cy-3-gal;	$R_1 = H, R_2 = OH, R_3 = O\text{-galactose}$
Cy-3-ara;	$R_1 = H, R_2 = OH, R_3 = O\text{-arabinose}$
Cy-3-rut;	$R_1 = H, R_2 = OH, R_3 = O\text{-rutinoside}$
peonidin (Pn);	$R_1 = OCH_3, R_2 = H, R_3 = OH$
Pn-3-glu;	$R_1 = OCH_3, R_2 = H, R_3 = O\text{-glucose}$
Pn-3-gla;	$R_1 = OCH_3, R_2 = H, R_3 = O\text{-galactose}$
Pn-3-ara;	$R_1 = OCH_3, R_2 = H, R_3 = O\text{-arabinose}$

รูปภาพที่ 1 โครงสร้างแอนโ雷ไซยานิน

ตารางที่ 1 แอนโ雷ไซยานินที่มีสีส้มถึงสีแดง

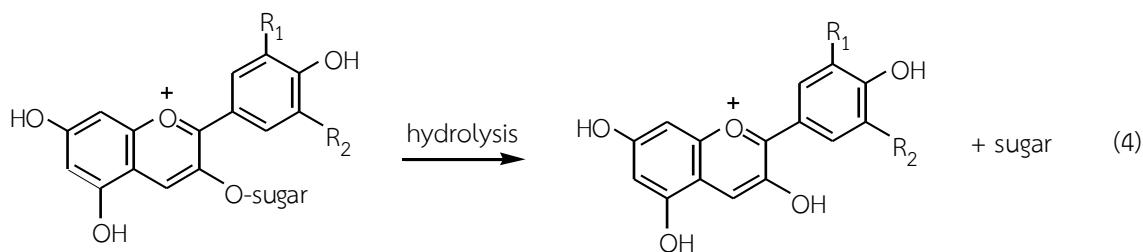
แอนโ雷ไซยานิน	สี	มวลโมเลกุล (MW)	$\lambda_{max}$ (nm)	ค่าสัมประสิทธิ์การดูดกลืนแสง (molar absorptivity, $\epsilon$ )	$E_{lcm}^{1\%} = \epsilon / MW \times 10$
Pg	ส้ม	324.5	504.5	17,800	549
Pg-3-glu		486.5	496.0	27,300	561
Cy	ส้มถึงแดง	340.5	510.5	24,600	722
Cy-3-glu		502.5	530.0	34,300	683
Cy-3-gal		502.5	530.0	34,300	683
Cy-3-ara		472.5	538.0	44,400	940
Cy-3-rut		472.5	510.0	70,00	148
Pn	ส้มถึงแดง	345.5	532.0	40,800	1181
Pn-3-glu		516.5	536.0	11,300	219
Pn-3-gal		516.5	532.0	48,400	937
Pn-3-ara		486.5	532.0	46,070	947
ค่าเฉลี่ย		451.5	523.0	30,570	688

หมายเหตุ Pg (pelargonidin), Cy (cyanidin), Pn (peonidin), glu (glucoside), gal (galactoside), ara (arabinoside), rut (rutinoside) ที่มา (Giusti et al., 1999)

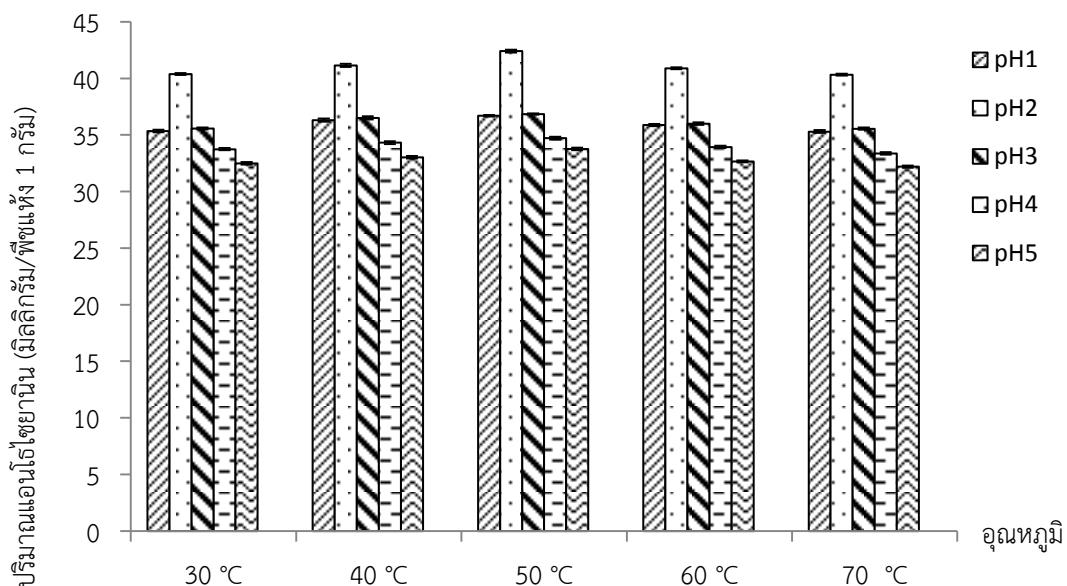
ตารางที่ 2 ปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมดวิธี single pH และวิธี pH differential

อุณหภูมิ (องศาเซลเซียส)	pH	ปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมด (มิลลิกรัมต่อพืชแห้ง 1 กรัม)	
		วิธี single pH	วิธี pH differential
30	7 (control)	38.6445 ± 0.12	-
	1	35.3551 ± 0.11	3.1951 ± 0.11
	2	40.3834 ± 0.08	-1.7389 ± 0.08
	3	35.5751 ± 0.08	2.9960 ± 0.08
	4	33.7524 ± 0.11	5.0178 ± 0.11
	5	32.4953 ± 0.10	6.2330 ± 0.10
40	1	36.3084 ± 0.15	2.3465 ± 0.15
	2	41.1481 ± 0.13	-2.4932 ± 0.13
	3	36.5179 ± 0.14	2.1370 ± 0.14
	4	34.3285 ± 0.13	4.3264 ± 0.13
	5	33.0295 ± 0.11	5.6254 ± 0.11
50	1	36.6960 ± 0.07	1.9589 ± 0.07
	2	42.4157 ± 0.13	-3.7607 ± 0.13
	3	36.8531 ± 0.05	1.8018 ± 0.05
	4	34.7161 ± 0.13	3.9388 ± 0.13
	5	33.7733 ± 0.11	4.8816 ± 0.11
60	1	35.8789 ± 0.10	2.7760 ± 0.10
	2	40.8967 ± 0.08	-2.2418 ± 0.08
	3	35.9941 ± 0.12	2.6608 ± 0.12
	4	33.9514 ± 0.11	4.7035 ± 0.11
	5	32.6629 ± 0.10	5.9920 ± 0.10
70	1	35.3027 ± 0.13	3.3522 ± 0.13
	2	40.3310 ± 0.10	-1.6761 ± 0.10
	3	35.5542 ± 0.10	3.1008 ± 0.10
	4	33.3648 ± 0.12	5.2902 ± 0.12
	5	32.2020 ± 0.10	6.4530 ± 0.10

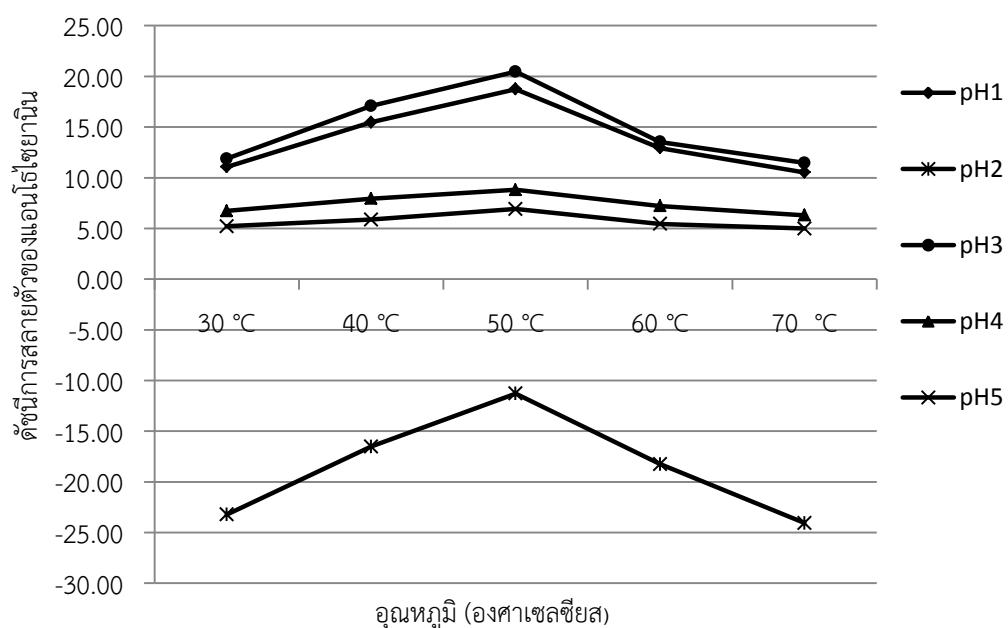
จากรูปภาพที่ 2 สารละลายของสารสกัดowitzที่ pH 2 ของทุก ๆ อุณหภูมิมีปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมดสูงสุด ในขณะที่ pH 1 และ 3 มีปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมดใกล้เคียงกัน สังเกตได้ว่าเมื่อ pH เพิ่มขึ้น ปริมาณแอนโ雷ไซยานิน ทั้งหมดมีแนวโน้มลดลง คาดว่าเนื่องจากพันธะไกโลโคซิดิก (glycosidic linkage) ในโครงสร้างแอนโ雷ไซยานินจะถูกแยกสลาย ด้วยน้ำ (hydrolysed) ดังสมการที่ (4) เมื่อพิจารณาปัจจัยของอุณหภูมิ พบว่า ที่ 50 องศาเซลเซียส ของสารละลายทุก ๆ pH มีปริมาณแอนโ雷ไซยานินทั้งหมดสูงที่สุด โดยอุณหภูมิที่ 40 และ 60 องศาเซลเซียส และที่ 30 และ 70 องศาเซลเซียส ปริมาณ แอนโ雷ไซยานินทั้งหมดลดลงใกล้เคียงกันตามลำดับ



จากผลการศึกษาปริมาณแอนโรไซดานินทั้งหมดด้วยวิธี single pH จะเห็นว่าอุณหภูมิและ pH มีผลต่อปริมาณแอนโรไซดานิน กล่าวคือ เมื่อสารละลายน้ำ pH เพิ่มขึ้น และอุณหภูมิมากกว่าหรือเท่ากับ 50 องศาเซลเซียส ปริมาณแอนโรไซดานินทั้งหมดจะลดลง สัมพันธ์กับผลการวิเคราะห์ดัชนีการสลายตัวของแอนโรไซดานินที่อุณหภูมิและ pH ต่าง ๆ ซึ่งเทียบกับสารละลายน้ำของสารสกัดอุดเชือกที่ pH 7 และอุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ผลตั้งรูปภาพที่ 3 ถ้าดัชนีการสลายตัวเป็นค่าบวก (+) หากแสดงถึงแอนโรไซดานินจะเกิดการสลายตัวน้อย (นภาพร รอดเจือย, 2548) เมื่อเพิ่มอุณหภูมิจาก 30 องศาเซลเซียส เป็นอุณหภูมิ 40 และ 50 องศาเซลเซียส ตามลำดับ ดัชนีการสลายตัวของแอนโรไซดานินจะสูงขึ้นตามลำดับหรือกล่าวว่าแอนโรไซดานินเกิดการสลายตัวน้อยลง ผลสรุปได้ว่าที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส มีปริมาณแอนโรไซดานินทั้งหมดมากที่สุด แต่เมื่อให้อุณหภูมิสูงกว่า 50 องศาเซลเซียส การสลายตัวของแอนโรไซดานินจะลดลง ในขณะที่ pH 2 ของทุก ๆ อุณหภูมิ ดัชนีการสลายตัวของแอนโรไซดานินจะอยู่ในช่วงกราฟที่ติดลบ และว่า แอนโรไซดานินไม่เกิดการสลายตัวหรือสลายตัวน้อยมาก



รูปภาพที่ 2 ผลการวิเคราะห์ปริมาณแอนโรไซดานินทั้งหมดด้วยวิธี single pH



รูปภาพที่ 3 ดัชนีการสลายตัวของแอนโรไซดานิน

#### 4. สรุปผลการวิจัย

สภาพที่เหมาะสมที่ pH 2 และอุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส เป็นสภาพที่สารสกัดน้ำของowitz เชือกมีปริมาณแอนโโรไซดานิโนทั้งหมดมากที่สุด เมื่อเทียบกับ pH 7 และอุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส โดยอุณหภูมิและ pH มีผลต่อการสลายตัวของแอนโโรไซดานิโน ส่งผลให้สีของสารสกัดลดลงเชือกเปลี่ยนแปลง ซึ่งต้องหาปริมาณของแอนโโรไซดานิโนแต่ละชนิดเทียบกับพารามิเตอร์สีของสารสกัดต่อไป

#### 5. กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยนี้ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจากมหาวิทยาลัยราชภัฏนครปฐม งบประมาณประจำปี 2557

#### 6. เอกสารอ้างอิง

- ตรีตุพา ศรีศักดา. (2556). ศึกษาสารสกัดสีลักษณะของowitz เชือก. ปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต โปรแกรมวิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยราชภัฏนครปฐม.
- เต็ม สมิตินันท์. (2544). ส่วนพุกศาสตร์ป่าไม้, ชื่อพรรณไม้แห่งประเทศไทย. (พิมพ์ครั้งที่ 2). ประชาชน: กรุงเทพฯ.
- นภาพร รอดเฉียว. (2548). สภาวะที่เหมาะสมในการสกัดและความคงตัวของแอนโโรไซดานิโนจากเปลือกมังคุด. ปริญญา วิทยาศาสตรบัณฑิต ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยราชภัฏจันทร์ฯ
- ปั่นเพชร ชูรงษ์ช่วย. (2539). การใช้วัสดุธรรมชาติในห้องถ่ายทำสีลักษณะผ้าไหมในจังหวัดสุรินทร์. ปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ และเทคโนโลยี สถาบันราชภัฏสุรินทร์.
- Fuleki, T. & Francis, F. J. (1968a). Quantitative methods for anthocyanins. Extraction and determination of total anthocyanin in cranberries. *Journal of Food Science*, 33, 72-77.
- \_\_\_\_\_. (1968b). Quantitative methods for anthocyanins. Determination of total anthocyanin and degradation index for cranberries juice. *Journal of Food Science*, 33, 78-83.
- Guisti, M. M., Rodriguez-Saona, L. E. & Wrolstad, R. E. (1999). Molar absorptivity and color characteristics of acylated and non-acylated pelargonidin-based anthocyanins. *Journal of Agricultural Food Chemistry*, 47, 4631-4637.
- Li, S., et al. (2006). Herbs for medicinal baths among the traditional Yao communities of China. *Journal of Ethnopharmacology*, 108, 59-67.