

องค์ประกอบทางเคมีและฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าสดและหอยเป่าสั้แปรรูป

Chemical Composition and Anticancer Activity of Raw and Processed Abalone



โดย

นายชัชชลิต คุ้มสวรรค์

ภาควิชาเคมี

คณะวิทยาศาสตร์

รายงานนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตร

ปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต

ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ปีการศึกษา 2558

เรื่อง องค์ประกอบทางเคมีและฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าชื่อสดและหอยเป่าชื่อแปรรูป
โดย นายชัชชลิต อู่สุวรรณ
ได้รับอนุมัติให้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษา
ตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

คณะกรรมการสอบโครงการ

.....

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. ณรงค์ ประไพรักษ์สิทธิ์)

ประธานกรรมการ

.....

(รองศาสตราจารย์ ดร. นาดยา งามโรจนวิชัย)

อาจารย์ที่ปรึกษา

.....

(รองศาสตราจารย์ ดร. นงนุช เหมืองสิน)

อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม

.....

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. ชนิษฐา พุดหอม)

กรรมการ

รายงานฉบับนี้ได้รับความเห็นชอบและอนุมัติโดยหัวหน้าภาควิชาเคมี

.....

(รองศาสตราจารย์ ดร. วุฒิชัย พาราสุข)

หัวหน้าภาควิชาเคมี

วันที่...12...เดือน.....พ.ศ.....พ.ศ. 2559

คุณภาพของการเขียนรายงานเล่มนี้อยู่ในระดับ ดีมาก ดี พอใช้

กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยฉบับนี้สำเร็จได้ด้วยความเมตตาให้ความอนุเคราะห์อย่างยิ่งของ รองศาสตราจารย์ ดร.นาตยา งามโรจนวิชัย อาจารย์ที่ปรึกษาโครงการและ รองศาสตราจารย์ ดร.นงนุช เหมืองสิน อาจารย์ที่ปรึกษาโครงการร่วม ที่เอื้อเฟื้อสถานที่และสารเคมีที่ใช้ในงานวิจัย อาจารย์ได้ให้ความรู้ คำอธิบายด้วยความ เข้าใจ เสียสละเวลาในการให้ความช่วยเหลือตลอดการทำงานวิจัย คอยให้คำแนะนำ ตรวจสอบ และแก้ไขข้อบกพร่อง ต่างๆ ด้วยความใส่ใจ ตลอดจนช่วยแก้ไขรายงานฉบับนี้จนเสร็จสมบูรณ์ ผู้วิจัยจึงขอขอบพระคุณเป็นอย่างสูง

ขอขอบพระคุณผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. ณรงค์ ประไพรัชสิทธิ์ และผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. ชนิษฐา พุดหอม ที่สละเวลาให้เกียรติมาเป็นกรรมการสอบการวิจัยครั้งนี้

ขอขอบพระคุณผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. วัลภา เอื้องไมตรีภรณ์ ที่สละเวลามาทำหน้าที่เป็นผู้ประสานงานรายวิชา 2302499 senior project

ขอขอบพระคุณคณาจารย์ทุกท่านที่ได้กรุณาถ่ายทอดความรู้ ประสบการณ์ และเทคนิคปฏิบัติการ อันเป็นพื้นฐานสำคัญ ในการทำงานวิจัย ขอขอบคุณภาคควิชาเคมีที่สนับสนุนเครื่องมือและดำเนินงานด้านทุนสนับสนุนสำหรับงานวิจัย รวมถึงบุคลากรที่อำนวยความสะดวกทุกท่าน

ขอขอบคุณนายศักดิ์ชัย หลักสี และนางสาวอุฬาริกา ลือสกุล นิสิตปริญญาเอกในกลุ่มวิจัยของ รองศาสตราจารย์ ดร.นาตยา งามโรจนวิชัย และ รองศาสตราจารย์ ดร.นงนุช เหมืองสิน ที่ให้คำปรึกษาขณะทำงานและช่วยเหลือในการใช้เครื่องมือทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็ง ขอขอบคุณเจ้าหน้าที่ที่มีส่วนช่วยในการใช้เครื่องมือต่างๆ ทุกท่าน และ ขอขอบคุณนิสิตท่านอื่นที่ได้เคยให้ความช่วยเหลือในงานวิจัยนี้ ผู้วิจัยขอระลึกถึงความกรุณาของทุกท่านที่กล่าวมาข้างต้นไว้ ณ ที่นี้

จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สารบัญ

	หน้า
บทคัดย่อ	ค
Abstract	ง
กิตติกรรมประกาศ	จ
สารบัญ	ฉ
สารบัญรูปภาพ	ช
สารบัญตาราง	ญ
คำอธิบายสัญลักษณ์และคำย่อ	ฎ
บทที่ 1 บทนำ	1
1.1 ความเป็นมาและความสำคัญของปัญหา	1
1.2 ทฤษฎีและความรู้ที่เกี่ยวข้อง	2
1.3 วัตถุประสงค์ของงานวิจัย	11
1.3 ประโยชน์ที่ได้รับจากงานวิจัย	11
บทที่ 2 การทดลอง	12
2.1 สารเคมี	12
2.2 วัสดุดิบ	12
2.3 เครื่องมือและอุปกรณ์	13
2.4 วิธีการทดลอง	13
2.4.1 การเตรียมหอยเป่าฮือต้นสมุนไพร	13
2.4.2 การเตรียมหอยเป่าฮือต้มสุก	14
2.4.3 การทำแห้งเยือกแข็งหอยเป่าฮือเพื่อดูการกำจัดน้ำออกและการคืนน้ำ	14
2.4.4 การหาปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป	15
2.4.5 การหาปริมาณ เกล็ด สังกะสี และซีลีเนียม ในหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป	20

2.4.6 การหาปริมาณ curcumin ในหอยเป่าฮือต้นสมุนไพร	23
2.4.7 การศึกษาความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งโดยวิธี MTT	24
บทที่ 3 ผลการทดลอง วิจารณ์ผลการทดลอง	26
3.1 การทำแห้งเยือกแข็งหอยเป่าฮือเพื่อตุ๋นน้ำออกและการคั้นน้ำ	26
3.2 การหาปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป	29
3.3 การหาปริมาณ เหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม ในหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป	31
3.4 การหาปริมาณ curcumin ในหอยเป่าฮือต้นสมุนไพร	34
3.5 ศึกษาความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งโดยวิธี MTT	36
บทที่ 4 สรุปผลการทดลอง	41
เอกสารอ้างอิง	43
ภาคผนวก	45
ภาคผนวก ก	46
ภาคผนวก ข	49
ประวัติผู้วิจัย	52

สารบัญรูปภาพ

รูปที่	หน้า
1.1 ลักษณะของหอยเป่าฮือ	2
1.2 ส่วนประกอบของเครื่อง UV-VIS Spectrophotometer	4
1.3 ส่วนประกอบของเครื่อง Inductively Couple Plasma-Optical Emission Spectrophotometer	6
1.4 ส่วนประกอบของ Plasma Torch	7
1.5 การเปลี่ยน MTT ไปเป็น formazan product	9
1.6 ส่วนประกอบของเครื่อง Freeze dryer	10
3.1 ลักษณะของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรก่อนฟริชดราย	26
3.2 ลักษณะของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรหลังฟริชดราย	27
3.3 ลักษณะของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรหลังคั้นน้ำ	27
3.4 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างเหล็กที่ความเข้มข้นต่างๆกับค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณ	31
3.5 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างสังกะสีที่ความเข้มข้นต่างๆกับค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณ	32
3.6 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างซีลีเนียมที่ความเข้มข้นต่างๆกับค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณ	32
3.7 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างเคอร์คูมินที่ความเข้มข้นต่างๆกับค่าการดูดกลืนแสง	35
3.8 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุก หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งกระเพาะอาหาร (KATO-III)	36
3.9 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุก หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งตับ (HEP-G2)	37
3.10 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุก หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งเต้านม (BT474)	37
3.11 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุก หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งลำไส้ใหญ่ (SW620)	38

- 3.12 กราฟแห่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุก หอยเป่าฮือตุ๋น
สมุนไพรชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิต
ของเซลล์มะเร็งปอด (A549) 38
- 3.13 กราฟแห่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุก หอยเป่าฮือตุ๋น
สมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิต
ของเซลล์มะเร็งปอด (Chago) 39
- 3.14 กราฟแห่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุก หอยเป่าฮือตุ๋น
สมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิต
ของเซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) 39

สารบัญตาราง

ตารางที่	หน้า
2.1 แสดงการเตรียมสารละลายมาตรฐาน selenium ที่ความเข้มข้นต่างๆ	21
2.2 แสดงการเตรียมสารละลายมาตรฐาน zinc ที่ความเข้มข้นต่างๆ	21
2.3 แสดงการเตรียมสารละลายมาตรฐาน iron(III) ที่ความเข้มข้นต่างๆ	22
2.4 แสดงการเตรียมสารละลายมาตรฐาน curcumin ที่ความเข้มข้นต่างๆ	23
3.1 แสดงน้ำหนัก, % dehydration และ % rehydration ของหอยเป่าฮื้อ	28
3.2 แสดงปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อ ตุ๋นสมุนไพร	29
3.3 แสดงปริมาณของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมในหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอย เป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพร	33
4.1 แสดงปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮื้อสดและหอยเป่าฮื้อแปรรูป	41

ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

คำอธิบายสัญลักษณ์และคำย่อ

ICP-OES	=	Inductively Couple Plasma-Optical Emission Spectroscopy
AE	=	Atomic Emission
AA	=	Atomic Absorption
MTT	=	3-(4,5-dimethylthiazol-2-yl)-2,5-diphenyltetrazolium bromide
DMSO	=	Dimethyl sulfoxide
NaOH	=	Sodium hydroxide
HCl	=	Hydrochloric acid
HNO ₃	=	Nitric acid
OD	=	optical density
Pa	=	pascal
N	=	normality
M	=	molarity
IC ₅₀	=	half maximal inhibitory concentration
mL	=	milliliters
μL	=	microliters
μg	=	microgram
mg	=	milligram
g	=	gram
°C	=	degree Celsius
ppm	=	parts per million
% w	=	percentage by weight

ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

บทที่ 1

บทนำ

1.1 ความเป็นมาและมูลเหตุจูงใจในการเสนอโครงการ

หอยเป่าฮื้อเป็นสัตว์ทะเลชนิดหนึ่งที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจที่ถือว่าค่อนข้างหายากและมีราคาแพง ซึ่งในปัจจุบันได้มีการเพาะเลี้ยงหอยเป่าฮื้อมากขึ้นเพื่อให้เพียงพอต่อความต้องการของตลาด เพราะคนนิยมรับประทานกันมากขึ้น ซึ่งเดิมหอยเป่าฮื้อจัดเป็นอาหารชั้นสูงตามวัฒนธรรมจีน เนื่องจากหอยเป่าฮื้อมีคุณค่าทางโภชนาการสูง ทั้งโปรตีนสูง แคลอรีต่ำ มีกรดไขมันจำเป็นและกรดอะมิโนหลายชนิด¹ อุดมไปด้วยแร่ธาตุต่างๆที่สำคัญต่อร่างกายทั้งเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม โดยหอยเป่าฮื้อสามารถนำไปประกอบได้หลากหลายรูปแบบ นอกจากนี้สารสกัดจากหอยเป่าฮื้อยังมีการนำไปใช้เป็นส่วนผสมในผลิตภัณฑ์บำรุงผิวชั้นสูง และเปลือกหอยเป่าฮื้อยังสามารถนำไปทำเป็นเครื่องประดับได้อีกด้วย

องค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮื้อนั้นจะประกอบไปด้วย โปรตีน คาร์โบไฮเดรต ไขมัน ความชื้น และเถ้า ซึ่งจะเป็นส่วนของสารอนินทรีย์ต่างๆ โดยการหาองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮื้อนั้นสามารถทำได้ตามวิธีมาตรฐาน AOAC² ซึ่งมีงานวิจัยที่ผ่านมาคือ Tanikawa E.³ และคณะ ได้ทำการทดลองโดยนำเนื้อหอยเป่าฮื้อสดไปย่อยและทดสอบโดยใช้เทคนิค Paper Chromatography เพื่อตรวจหาชนิดของกรดอะมิโนในเนื้อหอยเป่าฮื้อสด และนำไปตรวจหาจำนวนเปอร์เซ็นต์ของสารประกอบไนโตรเจนเพื่อหาจำนวนโปรตีนโดยใช้วิธี Van Slyke ซึ่งพบว่าในเนื้อหอยเป่าฮื้อนั้นมีกรดอะมิโนกว่า 15 ชนิด และยังมีโปรตีนในปริมาณที่สูงด้วย นอกจากนี้ Conte F.⁴ และคณะได้ทำการทดลองหาปริมาณของธาตุต่างๆในเนื้อหอยเป่าฮื้อสด โดยนำเนื้อหอย⁵ ไปย่อยและทดสอบโดยใช้เทคนิค Inductively Coupled Plasma Mass Spectrometry (ICP-MS)⁶ พบว่าหอยเป่าฮื้อมีแร่ธาตุที่จำเป็นต่อร่างกาย⁷ อยู่หลายธาตุ เช่น สังกะสี ซีลีเนียม ทองแดง แมงกานีส และโดยเฉพาะเหล็ก ซึ่งมีปริมาณที่สูง

นอกจากจะมีคุณค่าทางโภชนาการสูงแล้วหอยเป่าฮื้อยังมีฤทธิ์ในการต้านออกซิเดชัน⁸ และต้านมะเร็ง⁹ อีกด้วย ซึ่งมีงานวิจัยที่เกี่ยวข้องคือ Kim C. W. และคณะ¹⁰ ได้ทำการทดลองโดยนำเปปไทด์ AP1 ที่สกัดได้จากหอยเป่าฮื้อมาทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็งโดยใช้วิธี MTT¹¹ ทดสอบกับเซลล์ AGS และ MKN-28 ซึ่งเป็นเซลล์มะเร็งกระเพาะอาหาร พบว่าเปปไทด์ AP1 ในหอยเป่าฮื้อ มีฤทธิ์ในการต้านมะเร็งได้ โดยเปปไทด์ AP1 จะไปช่วยยับยั้งการเจริญเติบโตและการเพิ่มจำนวนของเซลล์มะเร็ง

ดังนั้นในงานวิจัยนี้สนใจที่จะศึกษาการกำจัดน้ำออก (Dehydration) และการคืนน้ำ (Rehydration) ของหอยเป่าฮื้อสดและหอยเป่าฮื้อแปรรูปโดยวิธีพรีชดราย หาปริมาณองค์ประกอบของหอยเป่าฮื้อโดยตรวจวัด ash โดยใช้วิธี Dry-ashing ตรวจวัดโปรตีนโดยใช้วิธี Kjeldahl โดยใช้ค่า conversion factor เป็น 6.25 ตรวจวัดไขมันโดยใช้วิธีสกัดด้วย petroleum ether ตรวจวัดคาร์โบไฮเดรตโดยใช้วิธีการคำนวณจากสูตรการหาปริมาณคาร์โบไฮเดรตซึ่งเป็นวิธีมาตรฐานในการวิเคราะห์อาหาร ตรวจวัดความชื้นโดยวิธีวิเคราะห์ความชื้นด้วยการอบแห้ง และตรวจวัดปริมาณของแร่ธาตุสังกะสี เหล็ก และซีลีเนียม โดยใช้เทคนิค Inductively Couple Plasma-Optical Emission Spectroscopy (ICP-OES) และทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าฮื้อโดยใช้วิธี MTT โดยจะเพิ่มเติมในส่วนของหอยเป่าฮื้อแปรรูป ซึ่งก็คือหอยเป่าฮื้อต้มสุก และหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรนอกเหนือจากหอยเป่าฮื้อสดซึ่งมีในงานวิจัยก่อนหน้า

1.2 ทฤษฎีและความรู้ที่เกี่ยวข้อง

1.2.1 ลักษณะโดยทั่วไปของหอยเป่าฮื้อ



รูปที่ 1.1 ลักษณะของหอยเป่าฮื้อ

หอยเป่าฮื้อ

ชื่อสามัญ :	Abalone
ชื่ออื่นๆ :	หอยร้อยรู, หอยโข่งทะเล
ชื่อวิทยาศาสตร์ :	<i>Haliotis asinina</i>

Phylum :	Mollusca
Class :	Gastropoda
Subclass :	Pseudobranchia
Order :	Archaeogastropoda
Family :	Halitididae
Genus :	Halotis
Species :	Diversicolor

หอยเป่าฮือ เป็นหอยทะเลประเภทฝาเดียว จัดอยู่ในกลุ่ม Gastropoda บริเวณเปลือกมีรูเปิดเรียงกันหลายรู เพื่อการดำรงชีวิต เช่น การหายใจ การสืบพันธุ์ เคลื่อนที่ด้วยกล้ามเนื้อที่แข็งแรง หอยเป่าฮือที่พบในธรรมชาติมีประมาณ 75 ชนิด และมีจำนวนไม่ถึง 22 ชนิดที่มีการเพาะเลี้ยงได้ ส่วนใหญ่จะเป็นหอยที่จับจากธรรมชาติ หอยเป่าฮือจะมีลักษณะสัญญาณเปลือกแบน ยาวรี คล้าย แผ่นจาน มีสีของเปลือกตามชอบ และจะเปลี่ยนสีได้ตามการอนุบาลและชนิดของอาหารที่ให้

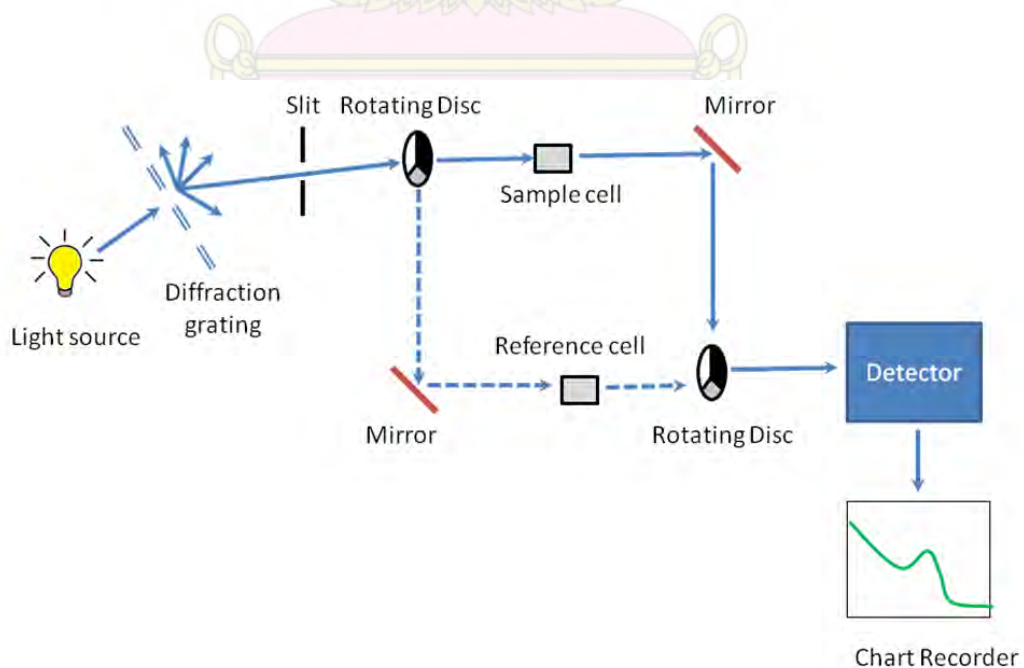
หอยเป่าฮือเป็นสัตว์กินพืชจำพวกสาหร่ายชนิดต่างๆ และมักออกหากินอาหารในเวลากลางวัน โดยมักจะอาศัยตามแนวหินหรือแนวปะการัง โดยจะต้องมีระดับความเค็มของน้ำทะเลคงที่ หอยชนิดนี้มีเพศแยก การผสมพันธุ์ของหอยชนิดนี้จะเป็นแบบภายนอก หรือ External fertilization โดยปกติเพศผู้และเพศเมียจะปล่อยน้ำเชื้อและไข่ ออกมาผสมกันในน้ำทะเล เมื่อไข่ที่ได้รับการผสมจะพัฒนาเป็นตัวอ่อนที่มีขนาดเล็กและสามารถว่ายน้ำได้ จากนั้นก็จะลงเกาะและพัฒนาเป็นระยะ Larvae และจะมีสาย Velum พัดโบกอาหาร โดยเฉพาะสาหร่ายขนาดเล็กเข้าสู่ปาก และใช้แผง Radula ในการขูดกินอาหารที่มีขนาดใหญ่ จากนั้นก็จะเจริญเป็นตัวเต็มวัยต่อไป

หอยเป่าฮือจัดว่าเป็นหอยที่มีราคาแพง และมีความต้องการทางตลาดสูงมากทั้งในและต่างประเทศ ด้วยคุณค่าทางโภชนาการของตัวหอยเป่าฮือเองที่มีโปรตีนสูง อุดมไปด้วยกรดอะมิโนที่จำเป็นต่อร่างกายมากถึง 17 ชนิด ได้แก่ Tryptophan Threonine Isoleucine Leucine Lysine Methionine Phenylalanine Tyrosine Valine Arginine Histidine Alanine Aspartic acid Glutamic acid Glycine Proline และ Serine นอกจากนี้ยังมีวิตามินและแร่ธาตุต่างๆ ที่หลากหลาย รวมถึงยังมีปริมาณคอเลสเตอรอลที่ต่ำมาก มีปริมาณคอลลาเจนที่มีคุณภาพสูงที่คงลักษณะ 3 สายและสามารถกระตุ้นให้เกิดการสร้าง Fibroblast cell บนพื้นผิวได้ และจากการศึกษาในปัจจุบันยังพบไกลโคซามิโนไกลแคน (Glycosaminoglycans : GAGs) จัดเป็นโพลีแซคคาไรด์ที่เป็นองค์ประกอบที่สำคัญของสารประกอบพื้นฐานของเนื้อเยื่อเกี่ยวพันภายในร่างกายของมนุษย์และสัตว์

1.2.2 เทคนิค UV-VIS Spectroscopy

เทคนิค UV-VIS Spectroscopy เป็นเทคนิคที่ใช้ในการตรวจวัดปริมาณแสงและค่า intensity ในช่วงรังสียูวีและช่วงแสงขาว โดย UV-VIS Spectrophotometer เป็นเครื่องมือที่ใช้ในการตรวจวัดปริมาณแสงและค่า intensity ในช่วงรังสียูวีและช่วงแสงขาวที่ทะลุผ่านหรือถูกดูดกลืนโดยตัวอย่างที่วางอยู่ในเครื่องมือ โดยที่ความยาวคลื่นแสงจะมีความสัมพันธ์กับปริมาณและชนิดของสารที่อยู่ในตัวอย่าง ซึ่งส่วนใหญ่จะเป็นสารอินทรีย์ สารประกอบเชิงซ้อนและสารอินทรีย์ที่สามารถดูดกลืนแสงในช่วงความยาวคลื่นเหล่านี้ได้

คุณสมบัติในการดูดกลืนแสงของสารเมื่อโมเลกุลของตัวอย่างถูกฉายด้วยแสงที่มีพลังงานเหมาะสมจะทำให้อิเล็กตรอนภายในอะตอมเกิดการดูดกลืนแสงแล้วเปลี่ยนสถานะไปอยู่ในชั้นที่มีระดับพลังงานสูงกว่าเมื่อทำการวัดปริมาณของแสงที่ผ่านหรือสะท้อนมาจากตัวอย่างเทียบกับแสงจากแหล่งกำเนิดที่มีความยาวคลื่นค่าต่างๆตามกฎของ Beer-Lambert ค่าการดูดกลืนแสง (absorbance) ของสารจะแปรผันกับจำนวนโมเลกุลที่มีการดูดกลืนแสง ดังนั้นจึงสามารถใช้เทคนิคนี้ในระบุชนิดและปริมาณของสารต่างๆที่มีอยู่ในตัวอย่างได้



รูปที่ 1.2 ส่วนประกอบของเครื่อง UV-VIS Spectrophotometer

ส่วนประกอบของเครื่อง UV-VIS Spectrophotometer

1. แหล่งกำเนิดแสง

แหล่งกำเนิดแสงในเครื่องสเปกโทรโฟโตมิเตอร์จะต้องให้รังสีในช่วงความยาวคลื่นที่ต้องการอย่างต่อเนื่องและคงที่ตลอดเวลา รวมทั้งมีความเข้มแสงที่มากพอด้วย แหล่งกำเนิดแสง มีหลายชนิดตามความยาวคลื่นแสงที่เปล่งออกมา ซึ่งต้องเลือกใช้ให้ถูกต้องเหมาะสมกับของเหลวที่นำมาวัดค่าดูดกลืนแสง ตัวอย่างแหล่งกำเนิดแสง ช่วง UV ใช้หลอด deuterium lamp ให้ความยาวคลื่นอยู่ในช่วง 160-380 nm ชนิดของสเปกโทรสโกปี UV molecular absorption และช่วง visible ใช้หลอด Tungsten/halogen ให้ความยาวคลื่นในช่วง 240-2,500 nm ชนิดของสเปกโทรสโกปีเป็นแบบ UV/visible/near-IR molecular absorption

2. Monochromator

ส่วนประกอบนี้เป็นส่วนที่ใช้ควบคุมแสงโดยจะทำให้แสงที่ออกมาจากต้นกำเนิดแสงให้เป็นแสงโมโนโครเมติก ซึ่งเป็นแถบแสงแคบๆ หรือมีความยาวคลื่นเดียว ตัวอย่างโมโนโครเมเตอร์ เช่น ฟิลเตอร์ (กระจกสี) ปริซึม (prism) หรือ เกรตติง (grating)

3. เซลล์ที่ใช้บรรจุสารละลายตัวอย่าง

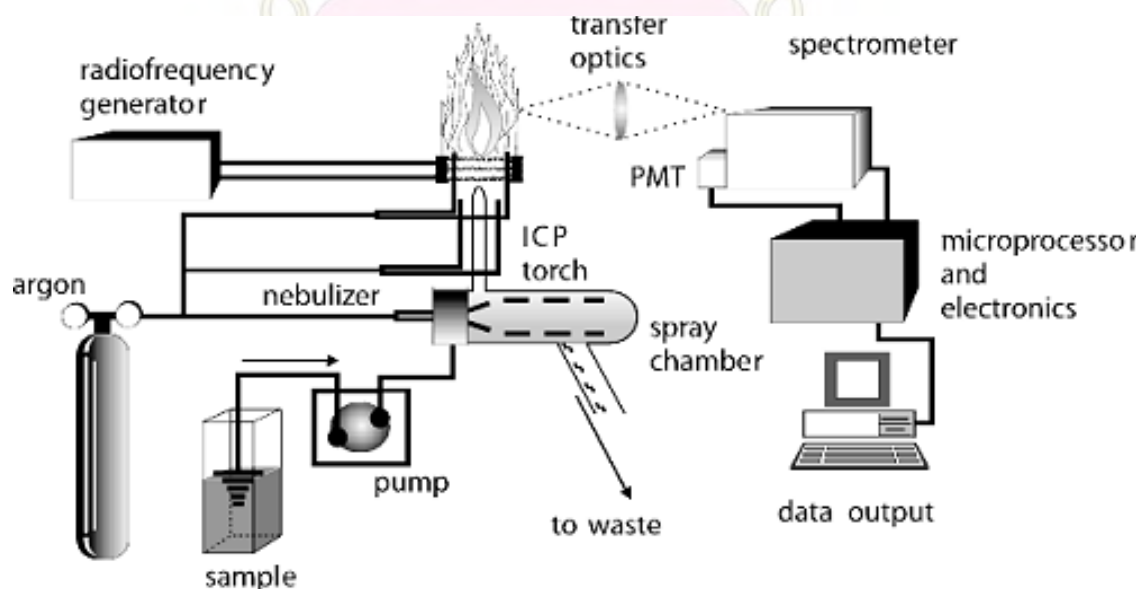
เซลล์ที่ใส่สารตัวอย่าง (cell sample) บางครั้งอาจเรียกว่า คิวเวทท์ (cuvette) รูปแบบที่ใช้กันทั่วไปได้แก่เซลล์ที่ทำด้วยแก้วธรรมดา จะใช้ได้เฉพาะช่วงวิสิเบิล เพราะเนื้อแก้วธรรมดาดูดกลืนแสงในช่วงยูวีได้ และเซลล์ที่ทำด้วยซิลิกา และควอร์ตซ์ (quartz) ใช้ได้ทั้งช่วงยูวีและวิสิเบิล

4. Detector

ทำหน้าที่ในการวัดความเข้มของรังสีที่ถูกดูดกลืนโดยการแปลงพลังงานคลื่นรังสีเป็นพลังงานไฟฟ้า เครื่องตรวจจับสัญญาณที่ดีต้องมีสภาพไวสูง คือแม้ปริมาณแสงจะเปลี่ยนไปเล็กน้อย ก็สามารถตรวจจับสัญญาณความแตกต่างได้ เครื่องวัดแสงที่ยังนิยมกันอยู่ในปัจจุบัน คือ หลอดโฟโตมัลติพลายเออร์ (photomultiplier tube, PMT) และเครื่องวัดแสงชนิดซิลิกอนไดโอด (silicon diode detector)

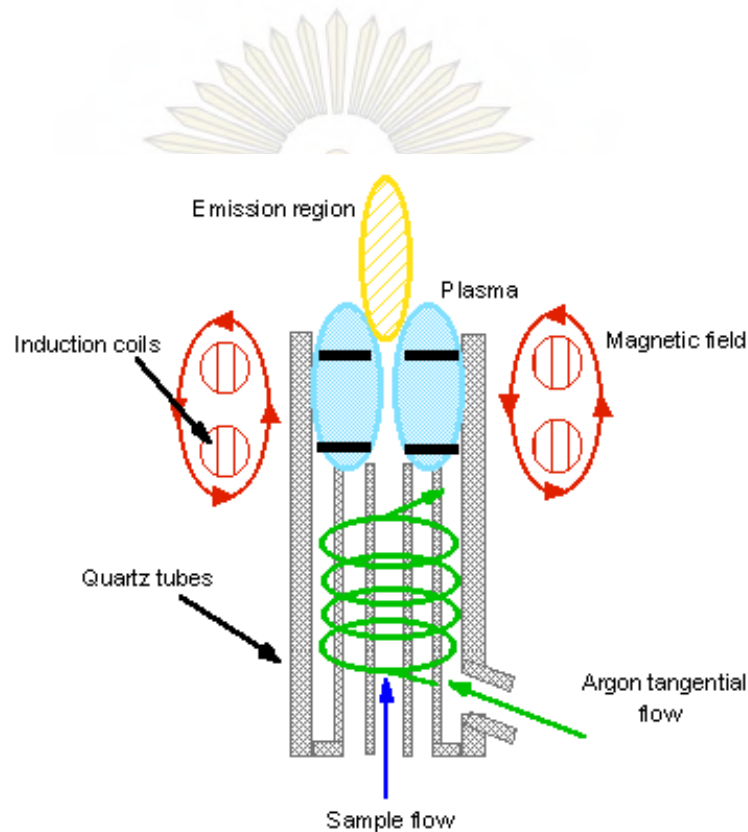
1.2.3 เทคนิค Inductively Couple Plasma-Optical Emission Spectroscopy (ICP-OES)

เทคนิค Inductively Couple Plasma-Optical Emission Spectroscopy (ICP-OES) เป็นเทคนิคที่สามารถวัดสเปกตรัมแสง ในช่วงทั้งความยาวคลื่นที่ตามองเห็นและช่วงอุลตราไวโอเล็ต (Visible and Ultraviolet Region) โดยใช้หลักการอะตอมมิคิสมิชั่น (Atomic Emission, AE) คืออะตอมของธาตุแต่ละธาตุประกอบด้วยนิวเคลียส เป็นศูนย์กลางโดยมีอิเล็กตรอนอยู่โดยรอบ ถ้ามีการให้พลังงานถ่ายเทเข้าสู่อะตอมจำนวนมาก เช่น การให้พลังงานความร้อน หรือคลื่นแม่เหล็กไฟฟ้าพลังงานสูง พลังงานเหล่านี้จะกระตุ้นให้อิเล็กตรอนในอะตอมเปลี่ยนสภาพจากที่เคยอยู่ในสถานะพื้น (Ground State) เข้าสู่ช่วงระดับพลังงานสูง (Excited State) กระบวนการนี้เรียกว่า Atomic Absorption (AA) อย่างไรก็ตามอิเล็กตรอนไม่สามารถอยู่ในระดับสถานะพลังงานสูงได้นาน ดังนั้นอิเล็กตรอนจะคายพลังงานออกมาเพื่อกลับเข้าสู่สถานะพื้น หรือกลับเข้าสู่สถานะพลังงานกระตุ้นระดับต่ำกว่า ขบวนการนี้เรียกว่า (Atomic Emission, AE) ซึ่งจะเกิดขึ้นเร็วมาก ใช้เวลาประมาณหนึ่งในร้อยล้านวินาที พลังงานที่คายออกมาจะเป็นรังสีคลื่นแม่เหล็กไฟฟ้า ในช่วงสเปกตรัมต่างๆ โดยธาตุที่ถูกกระตุ้นแต่ละชนิดจะปล่อยสเปกตรัมที่มีความยาวคลื่นเฉพาะของแต่ละธาตุออกมา ความเข้มของสเปกตรัมจะแปรผันตามจำนวนอะตอมที่ดูดพลังงานเข้าไป



รูปที่ 1.3 ส่วนประกอบของเครื่อง Inductively Couple Plasma-Optical Emission Spectrophotometer

สำหรับ Inductively Coupled Plasma เป็นกระบวนการอย่างหนึ่งที่น่ามาใช้สำหรับทำคบพลาสมา (Plasma Torch) ที่มีความร้อนสูงมากกว่าอุณหภูมิของเปลวไฟปกติทั่วไป โดยอยู่ในช่วงประมาณ 7,000 – 10,000 เคลวิน จึงสามารถทำให้ธาตุต่างๆ แยกตัว เป็นอะตอมเกิดการเปลี่ยนจากระดับพลังงานต่ำเป็นระดับพลังงานสูง (Excitation) และเกิดการแตกตัวเป็นไอออน (Ionization) ของอะตอมโลหะได้เป็นอย่างดี



รูปที่ 1.4 ส่วนประกอบของ Plasma Torch

ส่วน พลาสมา (Plasma) หมายถึง อะตอมหรือโมเลกุลของก๊าซที่เกิดการแตกตัวเป็นไอออนบวก และอิเล็กตรอน ซึ่งการแตกตัวนี้อาจแตกตัวหมดหรือแตกตัวเพียงบางส่วนก็ได้ ดังนั้นโดยทั่วไปแล้วพลาสมาก๊าซจึงประกอบด้วยโมเลกุล อะตอม อะตอมสถานะกระตุ้น ไอออนบวก และอิเล็กตรอน

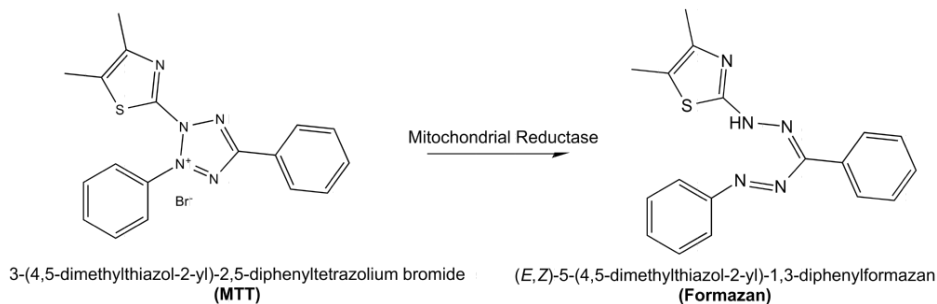
1.2.4 การทดสอบความสามารถในการมีชีวิตของเซลล์ (Cell Viability Assays)

เป็นการทดสอบความสามารถในการมีชีวิตของเซลล์หลังจากเหนี่ยวนำให้เกิด reactive oxygen species (ROS) ขึ้นในเซลล์โดยนับจำนวนเซลล์ที่มีชีวิต (viable cell) และเซลล์ที่ตาย (dead cell) หรือทดสอบจากการทำงานของไมโทคอนเดรีย และคำนวณเซลล์ที่มีชีวิตเป็นร้อยละของความสามารถในการมีชีวิตของเซลล์ (% cell viability) วิธีที่นิยมทดสอบ คือ MTT

วิธี MTT

หลักการทดสอบความเป็นพิษต่อเซลล์โดยวิธี MTT คือการวัดจำนวนเซลล์ที่ยังมีชีวิตอยู่โดยวัดจาก mitochondrial succinic dehydrogenase activity ซึ่งเซลล์ที่มีชีวิตจะมี mitochondrial function ในเซลล์ Krebs cycle ที่เกิดใน mitochondria เป็น metabolic pathway ที่สำคัญในการสังเคราะห์ adenosine triphosphate จากคาร์โบไฮเดรต โปรตีน และไขมัน โดยขั้นตอนต้น คือการเปลี่ยนจาก succinate ไปเป็น fumarate โดย succinic dehydrogenase (SDH) ส่วน FAD เป็นตัวที่ทำให้ปฏิกิริยา reduction สมบูรณ์โดยผ่าน FADH₂ และ FADH₂ สามารถเปลี่ยน tetrazolium salt ไปเป็น formazan ที่มีสีม่วงน้ำเงินและตกตะกอนใน mitochondria โดยการทดสอบนี้ต้องการ disodium succinate เป็นสารตั้งต้น เมื่อปฏิกิริยาสมบูรณ์จะเกิดการเปลี่ยนจากสีเหลืองไปเป็นสีม่วงน้ำเงิน และระดับของการเปลี่ยนสีเป็นสัดส่วนโดยตรงกับ enzymatic reduction ของ tetrazolium salt ผลึกของ formazan สามารถละลายใน dimethylsulfoxide (DMSO) ก่อนที่จะนำไปอ่านค่า optical density (OD) ที่ความยาวคลื่น 540 nm ค่าที่อ่าน ได้จะบอก mitochondrial activity และเซลล์ที่มีชีวิต โดยสามารถคำนวณ % cell viability ได้จากสมการ

$$\% \text{ cell viability} = \frac{\text{ค่า absorbance ของเซลล์ที่ได้รับยา}}{\text{ค่า absorbance ของเซลล์ที่ไม่ได้รับยา}} \times 100$$



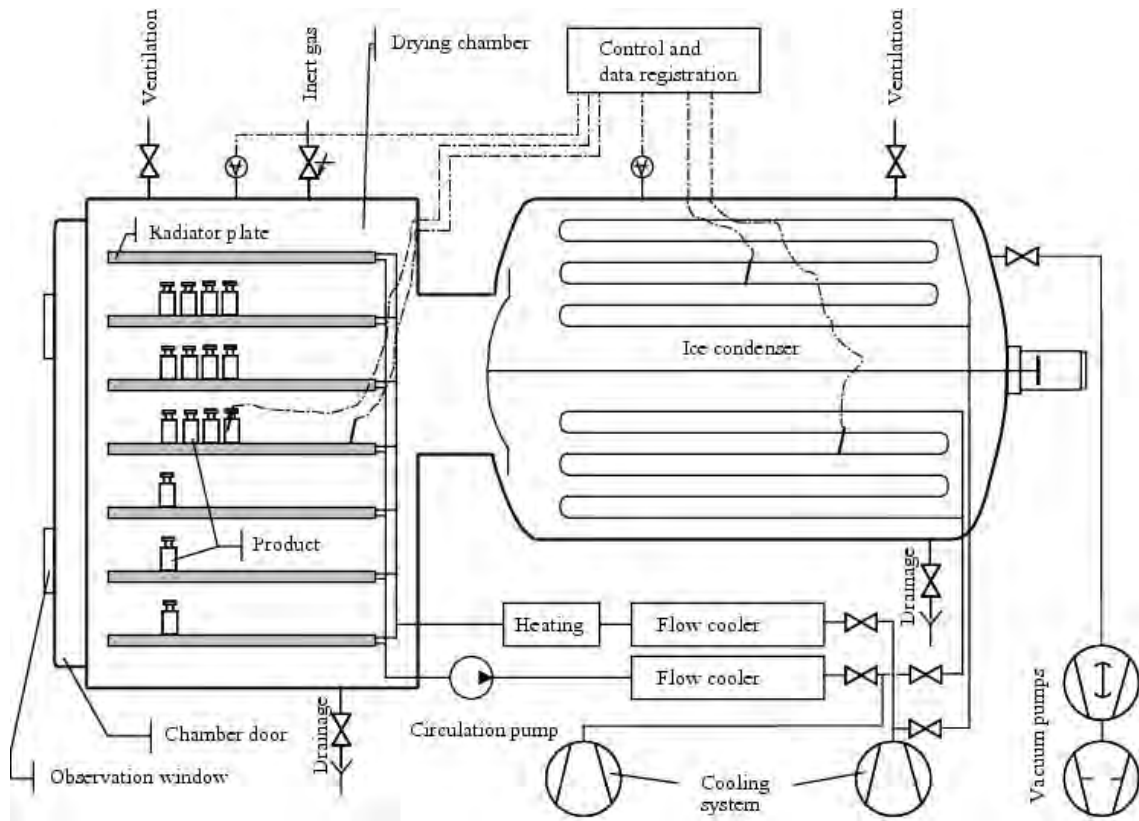
รูปที่ 1.5 การเปลี่ยน MTT ไปเป็น formazan

1.2.5 การทำแห้งเยือกแข็งแบบสูญญากาศ (Freeze Dried)

การทำแห้งเยือกแข็งแบบสูญญากาศ (Freeze dried) เป็นการทำให้แห้ง (dehydration) ด้วยการแช่เยือกแข็ง (freezing) ทำให้น้ำเปลี่ยนสถานะเป็นผลึกน้ำแข็งก่อน แล้วจึงลดความดันเพื่อให้ผลึกน้ำแข็งระเหิด (sublimation) เป็นไอ ด้วยการลดความดันให้ต่ำกว่าบรรยากาศปกติ ขณะควบคุมให้อุณหภูมิต่ำ โดยสามารถคำนวณ % dehydration และ % rehydration ได้จากสมการ

$$\% \text{ dehydration} = \frac{\text{น้ำหนักก่อนทำแห้งเยือกแข็ง} - \text{น้ำหนักหลังทำแห้งเยือกแข็ง}}{\text{น้ำหนักก่อนทำแห้งเยือกแข็ง}} \times 100$$

$$\% \text{ rehydration} = \frac{\text{น้ำหนักหลังคืนน้ำ}}{\text{น้ำหนักก่อนทำแห้งเยือกแข็ง}} \times 100$$



รูปที่ 1.6 ส่วนประกอบของเครื่อง Freeze dryer

ขั้นตอนการทำแห้งแบบแช่เยือกแข็ง

1. การแช่เยือกแข็ง (freezing)

เป็นการลดอุณหภูมิของอาหารให้ต่ำกว่าจุดเยือกแข็ง (freezing point) เพื่อให้เกิดผลึกน้ำแข็ง (ice crystal formation) อัตราเร็วของการแช่เยือกแข็ง (freezing rate) ควรเป็นการแช่เยือกแข็งแบบเร็ว เพื่อให้เกิดผลึกและผลึกที่เกิดขึ้นจะมีขนาดเล็ก การแช่เยือกแข็งแบบเร็ว ที่นิยมใช้กันมีหลายวิธี เช่น การแช่เยือกแข็งแบบใช้ลมเย็นเป่า (air blast freezing) การแช่เยือกแข็งแบบไครโอเจน (cryogenic freezing) และการแช่เยือกแข็งแบบจุ่มในของเหลวเย็นจัด (immersion freezing) เป็นต้น

2. การทำแห้งขั้นต้น (primary drying)

เป็นการลดปริมาณน้ำ (dehydration) โดยการระเหิด น้ำแข็งให้เป็นไอโดยการลดความดันบรรยากาศ เพื่อให้ผลึกน้ำแข็งที่อยู่ภายในเกิดการระเหิดเป็นไอ ออกไปจากผิวหน้าของผลิตภัณฑ์ การระเหิดของผลึกน้ำแข็งจึงเกิดขึ้นได้อย่างสมบูรณ์ การระเหิดของชั้นน้ำแข็ง (ice layer) จะเริ่มจากชั้นน้ำแข็งบริเวณผิวหน้าของผลิตภัณฑ์ ระเหิดไปเป็นไอ ทำให้บริเวณนี้กลายเป็นชั้นแห้ง (dry layer) จากนั้นเป็นการระเหิดของชั้นน้ำแข็งที่อยู่ภายในผลิตภัณฑ์ ระเหิดผ่านชั้นแห้ง ออกไปสู่ผิวหน้าของผลิตภัณฑ์ ระยะเวลาการระเหิด ขึ้นอยู่กับ ขนาด รูปร่าง และโครงสร้างของผลิตภัณฑ์แต่ละชนิด

3. การทำแห้งขั้นที่สอง (secondary drying)

เมื่อการทำแห้งขั้นต้นเสร็จสมบูรณ์ น้ำแข็งจะละลายไปหมด จะมีความชื้นที่หลงเหลืออยู่ จึงต้องมีการทำแห้งด้วยการเพิ่มอุณหภูมิให้สูงขึ้นเพื่อดึงเอาความชื้นที่เหลืออก

1.3 วัตถุประสงค์ของงานวิจัย

- 1.3.1 ศึกษาการกำจัดน้ำออกและการคืนน้ำของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูปโดยวิธีการทำแห้งเยือกแข็ง
- 1.3.2 ตรวจสอบองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป
- 1.3.3 ทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป

1.4 ประโยชน์ที่ได้รับจากงานวิจัย

- 1.4.1 ทราบการ Dehydrate และ Rehydrate ของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป
- 1.4.2 ทราบองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป
- 1.4.3 ทราบฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป

บทที่ 2

การทดลอง

2.1 สารเคมี

1. Curcumin
2. Hydrochloric acid บริษัท Merck จำกัด
3. Nitric acid บริษัท Merck จำกัด
4. Dimethyl sulfoxide บริษัท RCI cabscan จำกัด
5. Selenium standard for ICP-OES บริษัท Merck จำกัด
6. Zinc standard for ICP-OES บริษัท Merck จำกัด
7. Iron(III) standard for ICP-OES บริษัท Merck จำกัด
8. Hydrogen peroxide
9. Sodium hydroxide บริษัท Carlo Erba จำกัด
10. Potassium hydrogen phthalate (KHP) บริษัท Carlo Erba จำกัด
11. Bromocresol green
12. Methyl red
13. Phenolphthalein
14. Boric acid บริษัท Carlo Erba จำกัด
15. Petroleum ether บริษัท RCI cabscan จำกัด

2.2 วัสดุดิบ

1. หอยเป่าฮือสด ได้รับความอนุเคราะห์จากรองศาสตราจารย์ ดร.นงนุช เหมืองสิน โดยนำมาจากสถาบันวิจัยทรัพยากรทางน้ำ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย เกาะสีชัง
2. ขมิ้นชัน จากห้างสรรพสินค้าเทสโก้ โลตัส
3. ขิงสด จากห้างสรรพสินค้าเทสโก้ โลตัส
4. กระชาย จากห้างสรรพสินค้าเทสโก้ โลตัส
5. น้ำมันปาล์ม ยี่ห้อหยก จากห้างสรรพสินค้าเทสโก้ โลตัส

2.3 เครื่องมือและอุปกรณ์

1. Freeze dryer จาก Labconco รุ่น Freezone 6
2. ICP-OES จาก Thermo scientific รุ่น iCAP 6000 series
3. Microtiter plate reader จาก Biotek รุ่น Powerwave XS2
4. UV-Vis Spectrophotometer Agilent 8543 UV-Visible spectroscopy system
5. High vacuum rotary evaporator จาก Buchi รุ่น Rotavapor R-210 ที่ประกอบกับอ่างน้ำร้อนจาก Buchi รุ่น B-491 โดยใช้ปั๊มจาก Daikawa รุ่น 2VP-250L
6. เครื่องย่อย จาก Tecator รุ่น 2020
7. เครื่องกลั่น จาก Kjeltac รุ่น 1026

2.4 วิธีการทดลอง

2.4.1 การเตรียมหอยเป่าฮือต้นสมุนไพรมะขาม

ซึ่งขิงสดหั่นละเอียด 100 กรัม ขมิ้นชันหั่นละเอียด 100 กรัม และหัวกระชายสดหั่นละเอียด กรัม เดิมลงในหม้อตุ๋นที่มีน้ำปราศจากไอออนอยู่ 500 มิลลิลิตร นำไปให้ความร้อนบน hot plate เมื่อน้ำเดือดจึงใส่หอยเป่าฮือสด 150 กรัม ต้มต่อไปเป็นเวลา 30 นาที หลังจากนั้นลดอุณหภูมิลงให้เหลือ 80 องศาเซลเซียส และเติมน้ำมันปาล์ม 400 มิลลิลิตร ตุ่นไว้เป็นเวลา 2 วัน โดยคอยคนสม่ำเสมอ ตักฟองที่เกิดขึ้นทิ้ง และเติมน้ำมันพืชทดแทนบางส่วนที่อาจมีการระเหยไป จากนั้นแยกตัวหอยเป่าฮือออกจากน้ำที่ตุ๋น นำน้ำตุ๋นไปกรองกากออกโดยใช้ผ้าขาวบาง และนำไปแยกชั้นน้ำมันออกจากชั้นน้ำโดยโดยเทน้ำตุ๋นที่กรองกากออกแล้วใส่กรวยแยก ทิ้งไว้ข้ามคืนเพื่อให้ชั้นน้ำแยกชั้นออกจากชั้นน้ำมัน จากนั้นแยกชั้นน้ำมันออกแล้วเก็บไว้ในขวดสีชา ส่วนชั้นน้ำนำไประเหยน้ำออกโดยใช้เครื่อง rotary evaporator จนชั้นน้ำกลายเป็น crude แห้งปราศจากน้ำ จะได้หอยเป่าฮือต้นสมุนไพรมะขาม crude ของชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันที่จะใช้ทำการทดลองต่อไป

2.4.2 การเตรียมหอยเป่าฮือต้มสุก

ซังหอยเป่าฮือสด 150 กรัม เติมลงในหม้อที่มีน้ำปราศจากไอออนอยู่ 500 มิลลิลิตร นำไปให้ความร้อนบน hot plate จนน้ำเดือด หลังจากนั้นลดอุณหภูมิลงให้เหลือ 80 องศาเซลเซียส แล้วต้มต่อไปเป็นเวลา 2 ชั่วโมง จะได้หอยเป่าฮือต้มสุกที่จะใช้ทำการทดลองต่อไป

2.4.3 การทำแห้งเยือกแข็งหอยเป่าฮือเพื่อดูการกำจัดน้ำออก (Dehydration) และการคืนน้ำ (Rehydration)

1. การเตรียมตัวอย่าง

- นำหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร มาชั่งน้ำหนักที่แน่นอน จากนั้นนำหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรที่ชั่งน้ำหนักแล้วไปแช่แข็งที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส ทิ้งไว้ข้ามคืนจนตัวอย่างเป็นน้ำแข็งเพื่อที่จะนำไปเข้าเครื่องทำแห้งเยือกแข็งต่อไป

2. การ Freeze dried ตัวอย่าง

- นำหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรที่แช่แข็งแล้วไปเข้าเครื่องทำแห้งเยือกแข็งโดยคอยเติมน้ำแข็งแห้งเป็นระยะ
- ชั่งน้ำหนักหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรหลังจากทำแห้งเยือกแข็งทุกๆ 6 ชั่วโมง จนน้ำหนักของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรที่แล้วจึงนำออกจากเครื่องทำแห้งเยือกแข็ง
- ชั่งน้ำหนักหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรหลังจากการทำแห้งเยือกแข็งเสร็จสิ้น

3. การสังเกตการคืนน้ำ (Rehydration) ของตัวอย่าง

- นำหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรที่ทำแห้งเยือกแข็งแล้วมาแช่ลงในบีกเกอร์ที่มีน้ำปราศจากไอออนอยู่ 50 มิลลิลิตร เป็นเวลา 20 นาที จากนั้นนำหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรที่ rehydrate แล้ว มาชั่งน้ำหนัก และหาค่า % dehydration และ % rehydration โดยสามารถคำนวณได้จากสมการ

$$\% \text{ dehydration} = \frac{\text{น้ำหนักก่อนทำแห้งเยือกแข็ง} - \text{น้ำหนักหลังทำแห้งเยือกแข็ง}}{\text{น้ำหนักก่อนทำแห้งเยือกแข็ง}} \times 100$$

$$\% \text{ rehydration} = \frac{\text{น้ำหนักหลังคืนน้ำ}}{\text{น้ำหนักก่อนทำแห้งเยือกแข็ง}} \times 100$$

2.4.4 การหาปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าอัดและหอยเป่าอัดแปรรูป

1. การหาปริมาณความชื้น (Moisture) ในตัวอย่าง

- อบถั่วอลูมิเนียมในตู้อบที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส จนน้ำหนักคงที่ทำให้เย็นใน desiccator นำมาชั่งน้ำหนักที่แน่นอน
- ชั่งตัวอย่าง 3 กรัม ใส่ลงในถั่วอลูมิเนียมที่อบแห้ง และบันทึกน้ำหนักที่แน่นอน
- นำถั่วอลูมิเนียมที่บรรจุตัวอย่างเข้าอบที่อุณหภูมิ 105 ถึง 107 องศาเซลเซียส เป็นเวลานาน 30 นาที นำเอามาใส่ใน desiccator ทิ้งไว้ให้เย็นที่อุณหภูมิห้อง
- นำไปชั่งน้ำหนักอบซ้ำครั้งละ 30 นาที จนได้น้ำหนักคงที่ซึ่งค่าที่ได้จะแตกต่างกันไม่เกิน 2 มิลลิกรัม จดน้ำหนักที่น้อยที่สุดของถั่วอลูมิเนียมและน้ำหนักตัวอย่างหลังจากอบแห้งแล้วนำไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ความชื้นได้จากสมการ

$$\% \text{ Moisture} = \frac{\text{น้ำหนักที่หายไป (กรัม)}}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)}} \times 100$$

2. การหาปริมาณเถ้า (Ash) ในตัวอย่าง

- อบ crucible ที่อุณหภูมิประมาณ 105 องศาเซลเซียส จนน้ำหนักคงที่ ทำให้เย็นใน desiccator นำมาชั่งน้ำหนักที่แน่นอน
- ชั่งตัวอย่าง 3 กรัม ใส่ลงใน crucible ที่ทราบน้ำหนักที่แน่นอนแล้วนำไปเผาด้วยไฟอ่อนๆ จนหมดควัน
- นำไปเผาในเตาเผาไฟฟ้าที่อุณหภูมิ 550 องศาเซลเซียส จนกระทั่งได้เถ้าสีขาว
- นำออกมาใส่ใน desiccator ทิ้งไว้ให้เย็น แล้วนำมาชั่งน้ำหนักที่แน่นอน นำไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์เถ้าได้จากสมการ

$$\% \text{ Ash} = \frac{\text{น้ำหนักเถ้า (กรัม)}}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)}} \times 100$$

3. การหาปริมาณโปรตีน (Protein) ในตัวอย่าง

1. การเตรียมสารละลาย

- สารละลายมาตรฐานโซเดียมไฮดรอกไซด์ 0.1 N 100 มิลลิลิตร
ชั่งโซเดียมไฮดรอกไซด์ปริมาณ 0.4 กรัม ละลายด้วยน้ำกลั่นที่ต้มจนเดือดแล้วทิ้งให้เย็น ปรับปริมาตรให้เป็น 100 มิลลิลิตร
- สารละลายมาตรฐานโพแทสเซียมไฮโดรเจนพทาเลต (KHP) 0.5 M 20 มิลลิลิตร
ชั่ง Potassium hydrogen phthalate ที่อบแห้งแล้ว ณ อุณหภูมิ 103 องศาเซลเซียส ประมาณ 4 ชั่วโมง ปริมาณ 0.2042 กรัม ใส่ในขวดรูปกรวย ละลายด้วยน้ำกลั่น 20 มิลลิลิตร
- สารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริก 0.1 N 100 มิลลิลิตร
ปิเปตกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 0.83 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นให้เป็น 100 มิลลิลิตร
- สารละลายกรดบอริกความเข้มข้น 4%
ชั่งกรดบอริกปริมาณ 4 กรัม ละลายด้วยน้ำกลั่นร้อน และปรับปริมาตรให้เป็น 100 มิลลิลิตร

2. การหาความเข้มข้นที่แน่นอนของสารละลายมาตรฐานโซเดียมไฮดรอกไซด์

- นำสารละลายมาตรฐานโพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ที่เตรียมไว้มาเติมฟีนอล์ฟธาเลิน 2 – 3 หยด นำไปไทเทรตกับสารละลายมาตรฐานโซเดียมไฮดรอกไซด์ 25 มิลลิลิตร จนกระทั่งสารละลายที่ไม่มีสีเปลี่ยนเป็นสารละลายสีชมพูอ่อน บันทึกปริมาตรสารละลายมาตรฐานโซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ใช้และนำไปคำนวณหาความเข้มข้นที่แน่นอนของสารละลายมาตรฐานโซเดียมไฮดรอกไซด์

3. การหาความเข้มข้นที่แน่นอนของสารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริก

- ปิเปตสารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริก 10.00 มิลลิลิตรใส่ขวดรูปกรวย เติมฟีนอล์ฟธาเลิน 2 – 3 หยด นำไปไทเทรตกับสารละลายมาตรฐานโซเดียมไฮดรอกไซด์ที่ทราบความเข้มข้นแล้ว บันทึกปริมาตรสารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้และนำไปคำนวณหาความเข้มข้นที่แน่นอนของสารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริก

4. การย่อยตัวอย่าง

- ชั่งตัวอย่าง 1 กรัม ใส่ลงในหลอดสำหรับย่อย (digestion tube) หรือ ในกรณีที่เป็นตัวอย่างมีความชื้นสูงจะชั่งลงในกระดาดชั่งที่ปราศจากไนโตรเจน พับกระดาษใส่ลงในหลอดย่อยเพื่อทำเป็น blank
- เติม Kjeldahl catalyst 2 เม็ด และเติมกรดซัลฟูริกเข้มข้นลงไป 13 – 15 มิลลิลิตร ขึ้นกับปริมาณตัวอย่างที่ใช้ปล่อยให้ทำปฏิกิริยาจนไม่รุนแรง และเติม H_2O_2 36 % (v/v) 1 มิลลิลิตร
- ตั้งหลอดย่อยใน stand ปิด heat shield สวม exhaust manifold ลงบนส่วนบนของหลอดย่อย
- ตั้ง stand หลอดย่อย และ exhaust ลงบนเครื่องย่อยที่ตั้งอุณหภูมิไว้ ที่ 420 องศาเซลเซียส เพื่อความปลอดภัยควรทำการย่อยภายในตู้ดูดควัน เปิดเครื่องดูดไอน้ำ (scrubber) และย่อยเป็นเวลา 5 นาที และลดวาล์วเพื่อลด อัตราการไหลไอน้ำลงประมาณ 3 ระดับ ทำการย่อยจนตัวอย่างใส ใช้เวลาประมาณ 30 – 45 นาที
- ยก stand พร้อมหลอดย่อยตัวอย่างออก ปล่อยให้เย็นเพื่อร่อนนำไปกลั่น

5. การกลั่น

- นำ flask ซึ่งบรรจุกรดบอริกความเข้มข้น 4% ปริมาณ 25 มิลลิลิตรไปเติม mix indicator (Bromocresol green + Methyl red) จำนวน 4 หยด ตั้งไว้บน platform ของเครื่องกลั่นและยก platform ขึ้นให้ปลายแท่งแก้วจุ่มอยู่ใต้กรดบอริก
- ใส่หลอดตัวอย่างที่ผ่านการย่อยแล้วเข้ากับเครื่องกลั่น ปิด safety door เครื่องกลั่นจะเริ่มทำงาน
- นำไปกลั่นเป็นเวลา 3 - 4 นาที เมื่อกลั่นเสร็จนำ flask และหลอดย่อยออกจากเครื่องกลั่น
- นำ flask กรดบอริก ที่ดักจับแก๊สแอมโมเนียที่ถูกกลั่นออก ไปไทเทรตหาไนโตรเจนด้วย สารละลายมาตรฐานกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 0.1N โดยที่จุดยุติสีของสารละลายจะเปลี่ยนจาก สีเขียว ใสเป็นสีชมพูอ่อน นำไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์โปรตีนได้จากสมการ

$$\% \text{ Protein} = \frac{14.01 \times (V_1 - V_2) \times N \times CF}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)} \times 10}$$

เมื่อ	14.01	คือ มวลโมเลกุลของไนโตรเจน
	V_1	คือ ปริมาตรสารละลายกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ไทเทรตตัวอย่าง
	V_2	คือ ปริมาตรสารละลายกรดไฮโดรคลอริกที่ใช้ไทเทรต blank
	N	คือ ความเข้มข้นของสารละลายกรดไฮโดรคลอริก ในหน่วยนอร์มัล (N)
	CF	คือ ค่า Conversion Factor ของการเปลี่ยนไนโตรเจนเป็นโปรตีน ซึ่งในอาหารมีค่าเป็น 6.25

4. การหาปริมาณไขมัน (Fat) ในตัวอย่าง

- นำตัวอย่างที่หาความชื้นแล้ว ประมาณ 3 กรัม ใส่บนกระดาษกรองและห่อมิดชิด
- นำตัวอย่างที่ห่ออยู่ในกระดาษกรอง ใส่ลงใน Thimble
- นำ Thimble ใส่ใน Extraction Unit of Soxhlet แล้วนำ Extraction cup ไปอบแล้วชั่งน้ำหนักที่แน่นอน
- เต็มปิโตรเลียมอีเทอร์ลงในขวดกลั่นที่ทราบน้ำหนักที่แน่นอนประมาณ 150 มิลลิลิตรประกอบเครื่อง Soxhlet เข้าด้วยกัน
- ให้ความร้อนทำการสกัดไขมันจากตัวอย่างนานประมาณ 3 – 4 ชั่วโมง โดยปรับความร้อนให้หยดของสารละลายกลั่นจาก condenser มีอัตรา 150 หยดต่อนาที
- กลั่นเอาปิโตรเลียมอีเทอร์ออกจากไขมัน นำขวดกลั่นและไขมันไปอบที่อุณหภูมิ 80 – 90 องศาเซลเซียส นาน 30 นาทีแล้วชั่งน้ำหนัก
- อบซ้ำนานครั้งละ 30 นาที และชั่งน้ำหนักจนได้น้ำหนักคงที่ นำไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ไขมันได้จากสมการ

$$\% \text{ Fat} = \frac{\text{น้ำหนักถ้วย+ไขมัน (กรัม)} - \text{น้ำหนักถ้วย (กรัม)}}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง (กรัม)}} \times 100$$

4. การหาปริมาณคาร์โบไฮเดรต (Carbohydrate) ในตัวอย่าง

การวิเคราะห์หาคาร์โบไฮเดรตที่ย่อยได้ง่าย (Nitrogen free extract, NFE) สามารถทำได้โดยการคำนวณจากสมการ

$$\% \text{ NFE} = 100 - (\% \text{Moisture} + \% \text{Ash} + \% \text{Protein} + \% \text{Fat} + \% \text{Fiber})$$

เมื่อ	% NFE	คือ	เปอร์เซ็นต์คาร์โบไฮเดรตที่ย่อยได้ง่าย
	%Moisture	คือ	เปอร์เซ็นต์ความชื้น
	%Ash	คือ	เปอร์เซ็นต์เถ้า
	%Protein	คือ	เปอร์เซ็นต์โปรตีน
	%Fat	คือ	เปอร์เซ็นต์ไขมัน
	%Fiber	คือ	เปอร์เซ็นต์ไฟเบอร์

โดยสามารถหาเปอร์เซ็นต์ไฟเบอร์ได้โดย

- นำตัวอย่างที่สกัดไขมันออกถ่ายลงใน beaker ขนาด 600 มิลลิลิตร
- ตวงสารละลายกรดซัลฟูริก 1.25% ประมาณ 200 มิลลิลิตร นำเข้าเครื่องย่อย เมื่อสารเดือดปรับความร้อนลง (reflux) จับเวลา 30 นาที
- เมื่อครบเวลา ถ่ายตัวอย่างลงใส่ผ้ากรอง ล้างด้วยน้ำร้อน ประมาณ 1 ลิตร แล้วถ่ายตัวอย่างลงในบีกเกอร์ตามเดิม
- ตวงสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ 1.25% ที่อุณหภูมิประมาณ 200 มิลลิลิตร นำเข้าเครื่องย่อย เมื่อสารเดือดปรับความร้อนลง (reflux) จับเวลา 30 นาที
- เมื่อครบเวลาถ่ายตัวอย่างลงใส่ crucible และล้างตัวอย่างด้วยน้ำร้อนจนหมดต่าง จะใช้น้ำร้อนประมาณ 1,500 มิลลิลิตร
- นำ crucible ที่มีเยื่อใยไปอบจนแห้งที่อุณหภูมิ 105 องศาเซลเซียส นาน 16-18 ชั่วโมง จากนั้นนำ crucible ออกมาใส่โถดูดความชื้น ปล่อยให้เย็นจากนั้นชั่งน้ำหนัก จดบันทึก
- นำ crucible ที่ชั่งน้ำหนักแล้วเข้าในเตาเผาที่อุณหภูมิ 550 องศาเซลเซียส นาน 2 ชั่วโมง จากนั้นเปิดฝาเตาเผา รอให้ crucible มีอุณหภูมิลดลงประมาณ 150-200 องศาเซลเซียส แล้วนำไปใส่โถดูดความชื้น ปล่อยให้เย็นแล้วชั่งน้ำหนัก crucible จดบันทึก นำไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ไฟเบอร์ได้จากสมการ

$$\% \text{ Fiber} = \frac{(\text{น้ำหนัก crucible} + \text{น้ำหนักตัวอย่างหลังอบ}) - (\text{น้ำหนัก crucible} + \text{น้ำหนักตัวอย่างหลังเผา}) \times 100}{\text{น้ำหนักตัวอย่าง}}$$

2.4.5 การหาปริมาณเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม ในหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป

1. การเตรียมสารละลายมาตรฐาน selenium ที่ความเข้มข้นต่างๆ

- เตรียมสารละลายมาตรฐาน selenium ความเข้มข้น 20 ppm 25 มิลลิลิตร โดยปิเปตจาก Selenium standard for ICP-OES ความเข้มข้น 1000 ppm มา 0.5 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรเป็น 25 มิลลิลิตรด้วยน้ำ Milli-Q
- เตรียมสารละลายมาตรฐาน selenium ความเข้มข้น 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, และ 1.0 ppm ปริมาตร 25 มิลลิลิตร โดยเจือจางจากสารละลายมาตรฐาน selenium ความเข้มข้น 20 ppm และปรับปริมาตรเป็น 25 มิลลิลิตรด้วยน้ำ Milli-Q ดังแสดงในตารางที่ 2.1

ตารางที่ 2.1 แสดงการเตรียมสารละลายมาตรฐาน selenium ที่ความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐาน selenium (ppm)	ปริมาตรของสารละลายมาตรฐาน selenium (mL)
0.2	0.25
0.4	0.50
0.6	0.75
0.8	1.00
1.0	1.25

2. การเตรียมสารละลายมาตรฐาน zinc ที่ความเข้มข้นต่างๆ

- เตรียมสารละลายมาตรฐาน zinc ความเข้มข้น 200 ppm 25 มิลลิลิตร โดยปิเปตจาก zinc standard for ICP-OES ความเข้มข้น 1000 ppm มา 5 มิลลิลิตร ปรับปริมาตรเป็น 25 มิลลิลิตรด้วยน้ำ Milli-Q
- เตรียมสารละลายมาตรฐาน zinc ความเข้มข้น 2, 4, 6, 8, และ 10 ppm ปริมาตร 25 มิลลิลิตร โดยเจือจางจากสารละลายมาตรฐาน zinc ความเข้มข้น 20 ppm และปรับปริมาตรเป็น 25 มิลลิลิตรด้วยน้ำ Milli-Q

ตารางที่ 2.2 แสดงการเตรียมสารละลายมาตรฐาน zinc ที่ความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐาน zinc (ppm)	ปริมาตรของสารละลายมาตรฐาน zinc (mL)
2	0.25
4	0.50
6	0.75
8	1.00
10	1.25

3. การเตรียมสารละลายมาตรฐาน iron(III) ที่ความเข้มข้นต่างๆ

- เตรียมสารละลายมาตรฐาน iron(III) ความเข้มข้น 10, 20, 30, 40, และ 50 ppm ปริมาตร 25 มิลลิลิตร โดยเจือจางจากสารละลายมาตรฐาน iron(III) standard for ICP-OES ความเข้มข้น 1000 ppm และปรับปริมาตรเป็น 25 มิลลิลิตรด้วยน้ำ Milli-Q

ตารางที่ 2.3 แสดงการเตรียมสารละลายมาตรฐาน iron(III) ที่ความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐาน iron(III) (ppm)	ปริมาตรของสารละลายมาตรฐาน iron(III) (mL)
10	0.25
20	0.50
30	0.75
40	1.00
50	1.25

4. การเตรียมสารละลายตัวอย่าง

- ชั่งหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือสดทำแห้งเยือกแข็ง หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรอย่างละ 1 กรัม นำไปย่อยด้วยกรดไนตริกเข้มข้น 6 M 8 มิลลิลิตร และ 10% hydrogen peroxide 2 มิลลิลิตร เมื่อย่อยเสร็จสมบรูณ์กรองสารละลายด้วยกระดาษกรองและปรับปริมาตรเป็น 25 มิลลิลิตรด้วยน้ำ Milli-Q

5. การหาปริมาณเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม ในหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป

โดยใช้เทคนิค ICP-OES

- นำสารละลายมาตรฐาน Selenium, Zinc และ iron(III) มาตรวจวัดด้วยเครื่อง ICP-OES โดยเริ่มตรวจวัดจากความเข้มข้นต่ำไปความเข้มข้นสูงเพื่อนำไปทำกราฟมาตรฐาน
- นำสารละลายตัวอย่างมาตรวจวัดความเข้มข้นของ Fe Zn และ Se
- ทำการทดลองซ้ำ 3 ครั้งเพื่อหาค่าเฉลี่ย

2.4.6 การหาปริมาณ curcumin ในหอยเป่าฮือตุนสมุนไพร

1. การเตรียมสารละลายมาตรฐาน curcumin ที่ความเข้มข้นต่างๆ

- เตรียมสารละลายมาตรฐาน curcumin ความเข้มข้น 100 ppm 10 มิลลิลิตร โดยชั่ง curcumin 1 มิลลิกรัม ละลายใน DMSO ปริมาตร 10 มิลลิลิตร
- เตรียมสารละลายมาตรฐาน curcumin ความเข้มข้น 1, 2, 3, 4 และ 5 ppm ปริมาตร 10 มิลลิลิตร โดยเจือจางจากสารละลายมาตรฐาน curcumin ความเข้มข้น 100 ppm และปรับปริมาตรเป็น 10 มิลลิลิตรด้วย DMSO

ตารางที่ 2.4 แสดงการเตรียมสารละลายมาตรฐาน curcumin ที่ความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้นของสารละลายมาตรฐาน curcumin (ppm)	ปริมาตรของสารละลายมาตรฐาน curcumin (mL)
1	0.1
2	0.2
3	0.3
4	0.4
5	0.5

2. การเตรียมสารละลายตัวอย่าง

- ปิเปตชันน้ำมันที่ได้จากการตุนมา 50 ไมโครลิตร ละลายและปรับปริมาตรเป็น 10 มิลลิลิตร ด้วย DMSO

3. การหาปริมาณ curcumin โดยใช้เทคนิค UV-Vis spectrophotometry

- นำสารละลายมาตรฐาน curcumin ความเข้มข้น 5 ppm ปิเปตมาใส่คิวเวต 2.5 มิลลิลิตร จากนั้นนำไปวัดด้วยเครื่อง UV-Vis spectrophotometer โดยทำการแสกนหาความยาวคลื่นที่เหมาะสมในการตรวจวัดโดยใช้ DMSO เป็น blank เมื่อได้ค่าความยาวคลื่นที่เหมาะสมในการตรวจวัดแล้ว นำสารละลายมาตรฐาน curcumin มาตรวจวัดวัดค่า absorbance โดยเริ่มตรวจวัดจากความเข้มข้นต่ำไปความเข้มข้นสูง จากนั้นนำสารละลายตัวอย่างมาตรวจวัดค่า absorbance
- ทำการทดลองซ้ำ 3 ครั้งเพื่อหาค่าเฉลี่ย

2.4.7 การศึกษาความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งโดยวิธี MTT

เตรียมเซลล์ 7 ชนิด คือ เซลล์มะเร็งเต้านม (BT474) เซลล์มะเร็งลำไส้ใหญ่ (SW620) เซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก (KB) เซลล์มะเร็งปอด (A549) เซลล์มะเร็งตับ (HepG2) เซลล์มะเร็งปอด (CHAGO) และ เซลล์มะเร็งกระเพาะอาหาร (KATO-III) โดยนำอาหารเลี้ยงเซลล์เก่าในขวดเพาะเลี้ยงเซลล์ออกก่อนโดยใช้ปิเปตดูด เติมน้ำ trypsin ปริมาตร 1 มิลลิลิตร ลงในแต่ละเซลล์ รอเป็นเวลาประมาณ 5 นาทีหรือจนเซลล์เริ่มหลุดออกจากพื้นผิวของขวด และดูดเอาเอนไซม์ trypsin ออก แล้วเติมน้ำอาหารเลี้ยงเซลล์ลงไปประมาณ 5 มิลลิลิตร ดูดสารขึ้นลงหลายๆครั้งเพื่อให้เซลล์เดี่ยวๆกระจายตัวอยู่อาหารเลี้ยงเชื้อและดูดใส่หลอดปราศจากเชื้อ

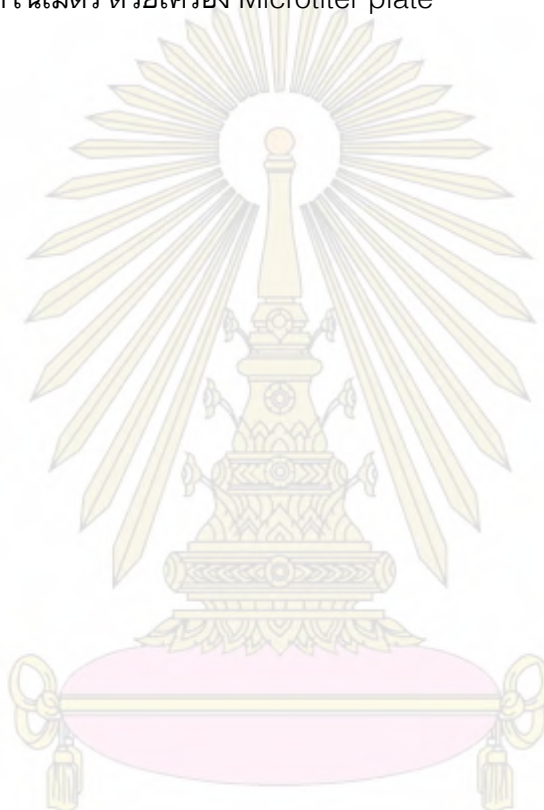
นับจำนวนเซลล์ โดยปิเปตมาประมาณ 10 ไมโครลิตร ใส่ hemacytometer แล้วนับจำนวนเซลล์ด้วยกล้องจุลทรรศน์ โดยปริมาณเซลล์ทั้งหมดได้มาจากการคำนวณโดยสูตรดังนี้

$$\text{ปริมาณเซลล์ทั้งหมด (เซลล์/มิลลิลิตร)} = \text{ปริมาณเซลล์เฉลี่ยที่นับได้} \times \text{dilution factor} \times 10^4$$

จากนั้นเจือจางเซลล์ด้วยอาหารเลี้ยงเซลล์ให้มีจำนวนเซลล์เท่ากับ 5,000 เซลล์/มิลลิลิตร ให้ได้ 20 มิลลิลิตร ต่อ plate จากนั้นปิเปตอาหารเลี้ยงเชื้อที่มีเซลล์เดี่ยวกระจายอยู่ 200 ไมโครลิตร ลง 96 well-plate และบ่มที่อุณหภูมิ 37 °C 5% คาร์บอนไดออกไซด์ (CO₂) เป็นเวลา 1 วัน

เตรียมสารละลายของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้ม หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ชันน้ำจากการตุ๋นและชันน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้น 1 × 10⁵ ppm โดยชั่งสารละลายหนัก 1 กรัมแล้วนำไปละลายในปริมาตร 10 มิลลิลิตร จากนั้นเจือจางให้มีความเข้มข้น 5 × 10⁴, 1 × 10⁴, 5 × 10³, 5 × 10³ ppm ตามลำดับ โดยการเตรียมสารละลายของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้ม และหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรทำได้โดยนำตัวหอยเป่าฮือที่ฟริชตรายแล้วไปย่อยด้วยกรดไนตริกความเข้มข้น 6 M ส่วนการเตรียมสารละลายของชันน้ำจากการตุ๋นและชันน้ำมันจากการตุ๋นทำได้โดยนำ crude ของชันน้ำที่ได้หลังจากนำไประเหยน้ำออก และชันน้ำมันที่แยกได้ไปละลายใน DMSO หลังจากนั้นปิเปตแต่ละความเข้มข้น ปริมาตร 2 ไมโครลิตร ลง 96 well-plate บ่มที่อุณหภูมิ 37 °C 5% คาร์บอนไดออกไซด์ (CO₂) เป็นเวลา 3 วัน

ปิเปต MTT ความเข้มข้น 5 มิลลิกรัมต่อมิลลิลิตร ปริมาตร 10 ไมโครลิตร ลงในทุกหลุม เคาะเบาๆ เพื่อให้กระจายทั่วเท่ากันภายในหลุม และบ่มที่อุณหภูมิ 37 °C 5% คาร์บอนไดออกไซด์ (CO₂) เป็นเวลา 4 ชั่วโมง จะเกิดผลึกสีม่วงของ formazan ที่ก้นหลุม ดูดอาหารเลี้ยงเซลล์และ MTT ออกจากหลุม จากนั้นเติม DMSO ปริมาตร 150 ไมโครลิตร ลงในแต่ละหลุมเพื่อละลายผลึก formazan ได้เป็นสารละลายสีม่วงที่ความเข้มต่างๆกัน เคาะเบาๆ ให้ผลึกละลายให้หมด จากนั้นนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร ด้วยเครื่อง Microtiter plate



ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

บทที่ 3

ผลการทดลองและอภิปรายผลการทดลอง

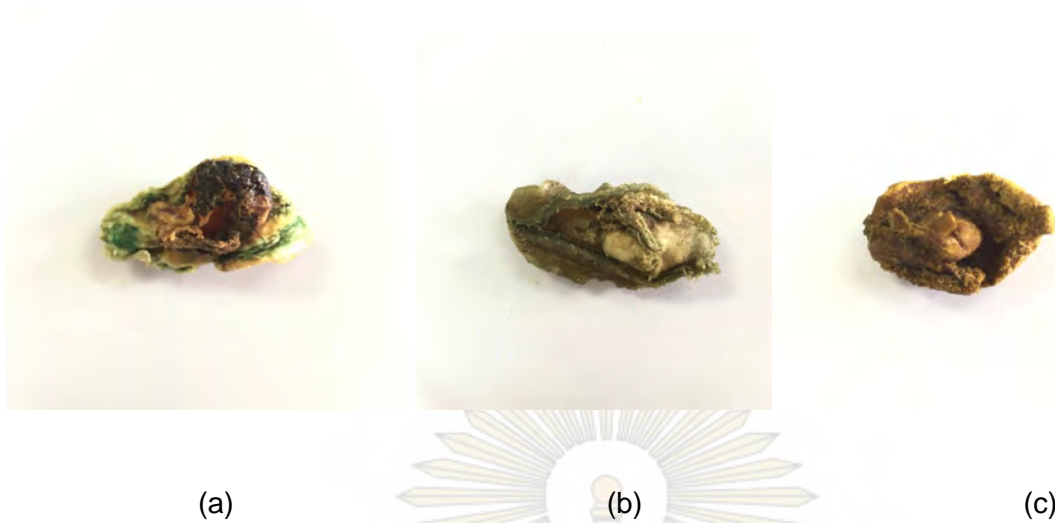
3.1 การทำแห้งเยือกแข็งหอยเป่าฮื้อเพื่อดูการกำจัดน้ำออก (Dehydration) และการคืนน้ำ (Rehydration)

เมื่อนำหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพร มาชั่งน้ำหนักที่แน่นอนก่อนนำไปทำแห้งเยือกแข็ง เมื่อดูลักษณะของหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพร พบว่าหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรยังคงมีลักษณะที่ฉ่ำน้ำตามปกติของตัวหอยที่มีน้ำเป็นองค์ประกอบในร่างกาย ดังรูปที่ 3.1 และเมื่อทดลองจับดูพบว่าตัวของหอยเป่าฮื้อมีลักษณะนิ่มและยืดหยุ่น



รูปที่ 3.1 (a) ลักษณะของหอยเป่าฮื้อสดก่อนทำแห้งเยือกแข็ง
(b) ลักษณะของหอยเป่าฮื้อต้มสุกก่อนทำแห้งเยือกแข็ง
(c) ลักษณะของหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรก่อนทำแห้งเยือกแข็ง

จากนั้นนำหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรไปทำแห้งเยือกแข็ง แล้วนำมาชั่งน้ำหนักหลังทำแห้งเยือกแข็ง เมื่อดูลักษณะของหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรหลังฟรีซดราย พบว่า หอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรมีลักษณะที่แห้ง มีความชื้นน้อยมากเมื่อเทียบกับก่อนฟรีซดราย ดังรูปที่ 3.2 และเมื่อทดลองจับดูพบว่าตัวของหอยเป่าฮื้อมีลักษณะที่เหนียวและแข็ง ทั้งนี้เนื่องมาจากการทำแห้งเยือกแข็งเป็นการทำแห้ง ด้วยการแช่เยือกแข็ง ทำให้น้ำเปลี่ยนสถานะเป็นผลึกน้ำแข็งก่อน แล้วจึงลดความดันเพื่อให้ผลึกน้ำแข็งระเหิดเป็นไอ จึงสามารถกำจัดโมเลกุลของน้ำในตัวอย่างได้



รูปที่ 3.2 (a) ลักษณะของหอยเป่าฮื้อสดหลังทำแห้งเยือกแข็ง
 (b) ลักษณะของหอยเป่าฮื้อต้มสุกหลังทำแห้งเยือกแข็ง
 (c) ลักษณะของหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรหลังทำแห้งเยือกแข็ง

หลังจากนั้นนำหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรที่ทำแห้งเยือกแข็งแล้วไปทำการคั้นน้ำโดยแช่ลงในบีกเกอร์ที่มีน้ำปราศจากไอออนอยู่ 50 มิลลิลิตร เป็นเวลา 20 นาที เมื่อดูลักษณะของหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรหลังคั้นน้ำ พบว่า หอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรที่มีลักษณะที่ไม่น้ำน้ำ เมื่อทดลองจับดูพบว่าตัวของหอยเป่าฮื้อมีลักษณะนิ่ม และยืดหยุ่น และมีลักษณะใกล้เคียงหอยเป่าฮื้อสด หอยเป่าฮื้อต้มสุกและหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรก่อนทำแห้งเยือกแข็งมาก ดังรูปที่ 3.3



- รูปที่ 3.3 (a) ลักษณะของหอยเป่าฮือสดหลังคินน้ำ
 (b) ลักษณะของหอยเป่าฮือต้มสุกหลังคินน้ำ
 (c) ลักษณะของหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรหลังคินน้ำ

จากนั้นนำหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรที่คินน้ำแล้ว มาชั่งน้ำหนัก พบว่า ได้ผลการทดลองดังตารางที่ 3.1

ตารางที่ 3.1 แสดงน้ำหนัก, % dehydration และ % rehydration ของหอยเป่าฮือ

ตัวอย่าง	น้ำหนักก่อนฟริช ทราย (g)	น้ำหนักหลังฟริช ทราย (g)	น้ำหนักหลัง คินน้ำ (g)	% dehydration	% rehydration
หอยเป่าฮือสด	1.3587 ± 0.0004	0.6025 ± 0.0006	1.3545 ± 0.0004	55.66	99.69
หอยเป่าฮือ ต้มสุก	2.2325 ± 0.0007	1.0027 ± 0.0003	2.2235 ± 0.0004	55.09	99.60
หอยเป่าฮือตุ๋น สมุนไพร	2.4378 ± 0.0006	1.0860 ± 0.0004	2.4163 ± 0.0006	55.45	99.12

จากตารางที่ 3.1 สามารถคำนวณ % dehydration ของหอยเป่าฮือสดได้เป็น 55.66% โดยน้ำหนัก ซึ่งโดยปกติแล้วในหอยเป่าฮือสดจะมีน้ำเป็นส่วนประกอบในร่างกายอยู่ประมาณ 75% โดยน้ำหนัก เมื่อนำไปเทียบกับค่า % dehydration ของหอยเป่าฮือสดที่หาได้แล้วนำมาคำนวณ พบว่า การทำแห้งเยือกแข็งสามารถกำจัดน้ำในหอยเป่าฮือได้สูงถึง 74.08% เทียบกับน้ำหนักของน้ำในตัวหอยเป่าฮือสด และเมื่อพิจารณา % rehydration ของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร พบว่า มีค่าสูงเกือบ 100% แสดงให้เห็นว่าหอยเป่าฮือที่ทำแห้งเยือกแข็งแล้วสามารถคินน้ำแล้วคินรูปได้ใกล้เคียงกับหอยเป่าฮือก่อนทำแห้งเยือกแข็งโดยที่น้ำหนักเปลี่ยนไปเพียงเล็กน้อยเท่านั้น อีกทั้งลักษณะภายนอกยังไม่เปลี่ยนไปจากก่อนทำแห้งเยือกแข็ง ดังนั้นการทำแห้งเยือกแข็งจึงถือว่าเป็นวิธีการถนอมอาหารที่ดีวิธีหนึ่ง นอกจากจะคินรูปได้ใกล้เคียงสภาพเดิมแล้ว การทำแห้งเยือกแข็งยังคงรักษาคุณค่าของอาหารเนื่องจากไม่ได้ใช้ความร้อนทำให้สารอาหารต่างๆ ไม่สูญเสียหายไป

3.2 การหาปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป

เมื่อนำหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรมาหาปริมาณองค์ประกอบทางเคมีโดยโดยตรวจวัด ash โดยใช้วิธี Dry-ashing ตรวจวัดโปรตีนโดยใช้วิธี Kjeldahl โดยใช้ค่า conversion factor เป็น 6.25 ตรวจวัดไขมันโดยใช้วิธีสกัดด้วย petroleum ether ตรวจวัดคาร์โบไฮเดรตโดยใช้วิธีการคำนวณจากสูตรการหาปริมาณคาร์โบไฮเดรตซึ่งเป็นวิธีมาตรฐานในการวิเคราะห์อาหาร และตรวจวัดความชื้นโดยวิธีวิเคราะห์ความชื้นด้วยการอบแห้งแล้วได้ผลการทดลองแสดงดังตารางที่ 3.2

ตารางที่ 3.2 แสดงปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร

ตัวอย่าง	โปรตีน (g/100g)	เถ้า (g/100g)	ความชื้น (g/100g)	ไขมัน (g/100g)	คาร์โบไฮเดรต (g/100g)
หอยเป่าฮือสด	19.2	1.8	78.9	1.1	2.5
หอยเป่าฮือต้มสุก	15.7	0.8	77.9	1.1	1.0
หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร	13.6	1.1	73.0	8.9	3.4
หอยเป่าฮือสด (ทำแห้งเยือกแข็ง)	17.7	1.6	28.1	1.0	2.1
หอยเป่าฮือสด (อ้างอิง)	17.1	1.6	74.6	0.8	6.0

จากตารางที่ 3.2 เมื่อเปรียบเทียบปริมาณโปรตีนที่หาได้ของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร พบว่า ในหอยเป่าฮือสดมีปริมาณโปรตีนสูงกว่าหอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ทั้งนี้เป็นเพราะว่าการให้ความร้อนกับโปรตีนนานๆจะทำให้โปรตีนเกิดการเสียสภาพธรรมชาติ (denaturation) ซึ่งถ้าให้ความร้อนเป็นเวลานานๆจะทำให้โปรตีนไมโอโกลบินที่มีอยู่ในเนื้อสัตว์เสียสภาพและปลดปล่อยหมู่ซัลไฟไฮดริล (-SH) ออกจากโมเลกุลของกรดอะมิโนจำพวกซิสเตอีน (cystein) ทำให้โปรตีนถูกทำลายไปซึ่งสอดคล้องกับผลการทดลองเนื่องจากหอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรถูกให้ความร้อนเป็นเวลานานจึงมีปริมาณโปรตีนที่น้อยกว่าหอยเป่าฮือสด

เมื่อเปรียบเทียบปริมาณธาตุที่หาได้ของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร พบว่า ในหอยเป่าฮือสดมีปริมาณธาตุสูงกว่าหอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ทั้งนี้เป็นเพราะว่าการให้ความร้อนกับตัวอย่างนั้นจะทำให้เกิดการสูญเสียแร่ธาตุ (demineralisation) บางส่วนออกไปจากตัวหอยเป่าฮือไปอยู่ในชั้นน้ำที่ต้มหรือตุ๋น ทำให้ปริมาณธาตุที่วัดได้มีปริมาณน้อยกว่าธาตุของหอยเป่าฮือสด ดังนั้นแสดงว่าผลการทดลองนี้มีความสอดคล้อง

เมื่อเปรียบเทียบปริมาณความชื้นที่หาได้ของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร พบว่า ในหอยเป่าฮือสดมีปริมาณความชื้นใกล้เคียงกับหอยเป่าฮือต้มสุกแต่สูงกว่าหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ทั้งนี้เป็นเพราะว่าการตุ๋นซึ่งเป็นการให้ความร้อน ในเวลาที่ยาวนานจะทำให้หอยเป่าฮือสูญเสียน้ำบางส่วนออกไปในขณะเดียวกันซึ่งน้ำมันที่ใช้ในการตุ๋นสามารถเข้ามาแทนที่น้ำในตัวหอยเป่าฮือได้บางส่วน ทำให้หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรปริมาณความชื้นที่ต่ำกว่าหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือต้มสุก

เมื่อเปรียบเทียบปริมาณไขมันที่หาได้ของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร พบว่า ในหอยเป่าฮือสดมีปริมาณไขมันใกล้เคียงกับหอยเป่าฮือต้มสุกแต่ต่ำกว่าหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรมาก ทั้งนี้เนื่องมาจากในการตุ๋นหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรนั้นมีส่วนผสมของน้ำที่ใช้ตุ๋นเป็นน้ำมันปาล์มในปริมาณที่ค่อนข้างสูง เมื่อตุ๋นไปเรื่อยๆทำให้น้ำมันเข้ามาแทนที่น้ำในตัวหอยเป่าฮือที่สูญเสียไป ดังนั้นแสดงว่าผลการทดลองนี้มีความสอดคล้อง

เมื่อเปรียบเทียบปริมาณคาร์โบไฮเดรตที่หาได้ของหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร พบว่า ในหอยเป่าฮือสดมีปริมาณคาร์โบไฮเดรตสูงกว่ากับหอยเป่าฮือต้มสุกแต่ต่ำกว่าหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ทั้งนี้เนื่องมาจากในการตุ๋นหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรนั้นมีส่วนผสมของสมุนไพรเป็นขมิ้นชัน ขิง และกระชาย ซึ่งสมุนไพรเหล่านี้มีส่วนประกอบเป็นคาร์โบไฮเดรตที่อยู่ในรูปของน้ำตาล ดังนั้นเมื่อตุ๋นไปเรื่อยๆทำให้น้ำตาลสามารถเข้ามาอยู่ในตัวหอยเป่าฮือได้ ทำให้หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรปริมาณคาร์โบไฮเดรตสูงกว่าหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือต้มสุก

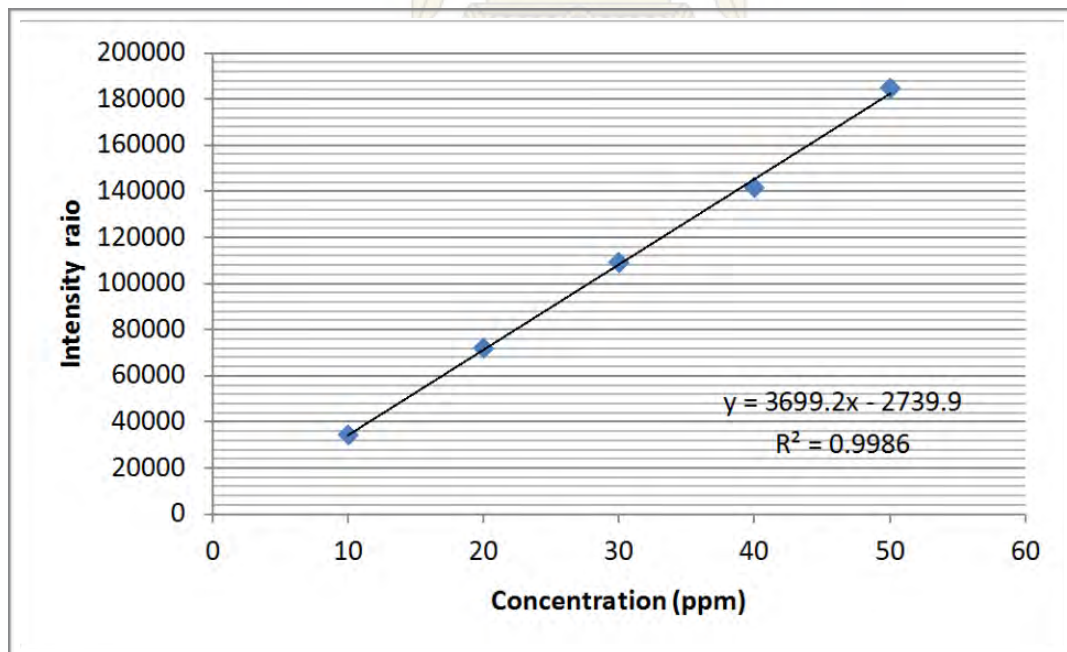
เมื่อเปรียบเทียบปริมาณปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดกับหอยเป่าฮือสดทำแห้งเยือกแข็งพบว่าหอยเป่าฮือสดที่ทำแห้งเยือกแข็งแล้วมีปริมาณองค์ประกอบทางเคมีน้อยกว่าเพียงเล็กน้อย ยกเว้นความชื้นซึ่งมีน้อยกว่ามาก ทั้งนี้เนื่องจากการทำแห้งเยือกแข็งเป็นการขจัดน้ำออกจากอาหารโดยไม่ทำให้ตัวอย่างสูญเสียคุณค่าทางโภชนาการ ดังนั้นแสดงว่าผลการทดลองนี้มีความสอดคล้อง

เมื่อเปรียบเทียบปริมาณปริมาณองค์ประกอบทางเคมีที่หาได้ของหอยเป่าฮือสดกับค่าอ้างอิง พบว่ามีค่าค่อนข้างใกล้เคียงกันกันแต่ก็มีความคลาดเคลื่อนเกิดขึ้น ทั้งนี้เนื่องจากข้อมูลอ้างอิงเป็นข้อมูลของหอยเป่าฮือหลายสายพันธุ์มาเฉลี่ยกัน ทำให้ค่าไม่ตรงกับสายพันธุ์ที่เลือกมาทำการทดลอง อีกทั้งปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือยังขึ้นอยู่กับปัจจัยอื่นๆอีก เช่น อาหาร และสภาพแวดล้อม เป็นต้น

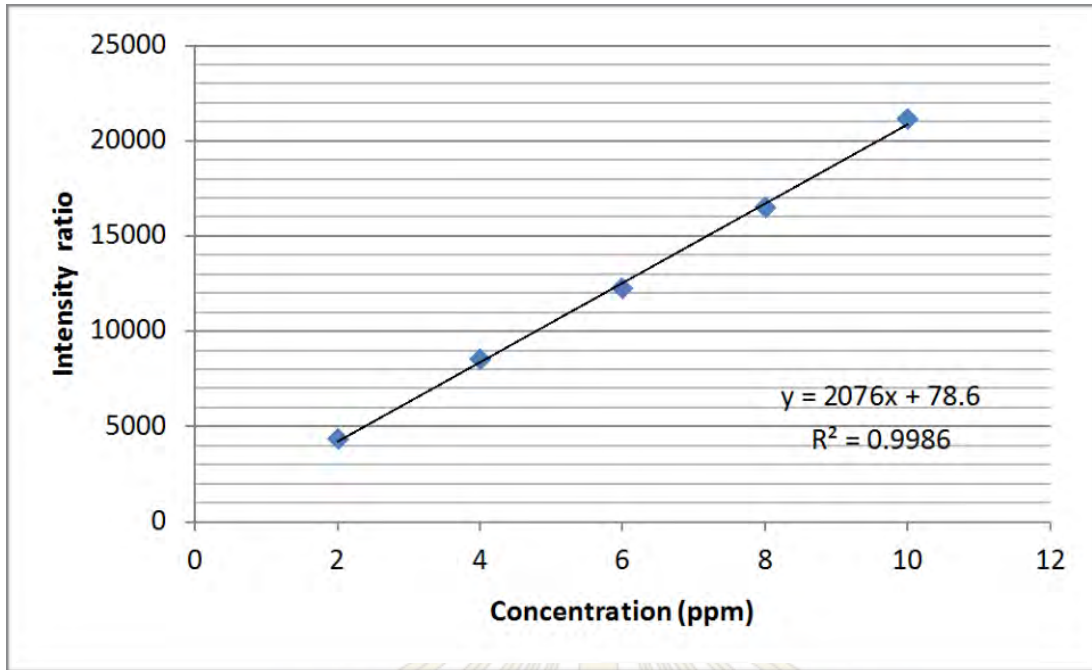
3.3 การหาปริมาณ เหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม ในหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป

ในการทดลองนี้ผู้ทดลองสนใจที่จะทำการทดลองที่จะหาปริมาณเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม ซึ่งเป็นแร่ธาตุที่เป็น micronutrients ซึ่งจำเป็นต่อร่างกายถึงแม้จะปริมาณน้อยแต่หากขาดธาตุเหล่านี้ก็จะทำให้เกิดความผิดปกติต่อร่างกายได้ หอยเป่าฮือเป็นหอยชนิดหนึ่งที่มีปริมาณเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม ที่ค่อนข้างสูงเมื่อเทียบกับหอยชนิดอื่น ดังนั้นในการทดลองนี้จึงอยากจะหาปริมาณของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมที่อยู่ในหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือต้มสุกนึ่งไฟร้อมว่ามีปริมาณเท่าใด

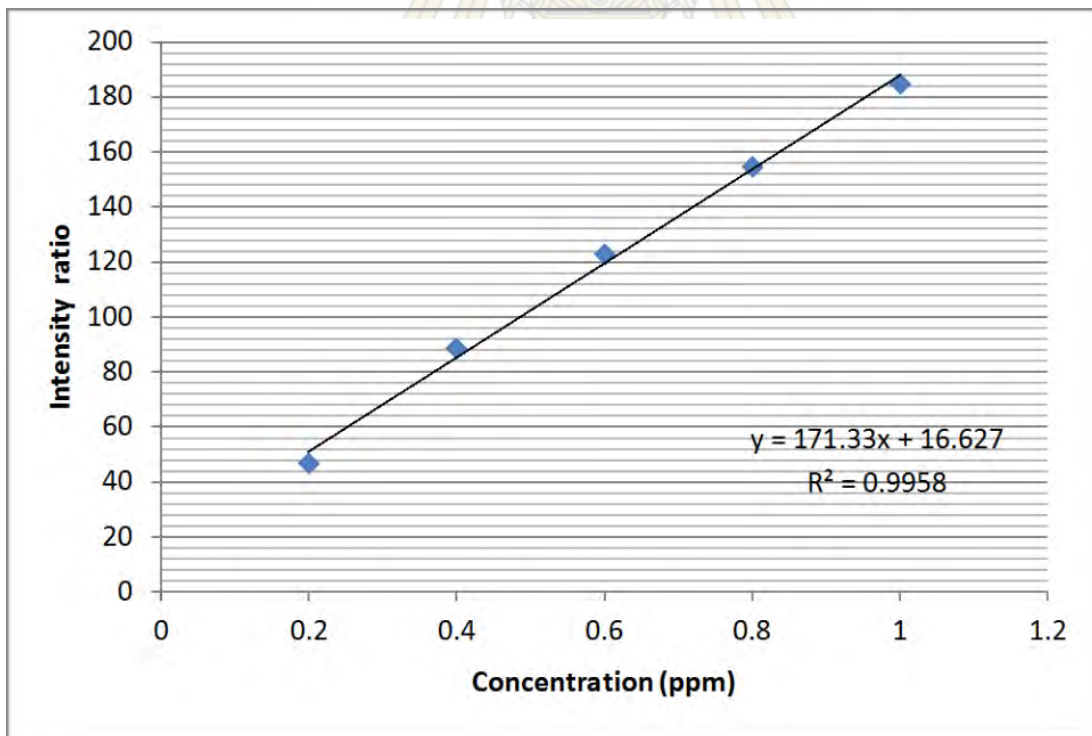
การหาปริมาณเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมสามารถทำได้โดยการสร้างกราฟมาตรฐานของความเข้มข้นของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมกับค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณ (intensity ratio) ที่ตรวจวัดได้จากเครื่อง ICP-OES โดยผู้ทดลองได้ทำการเตรียมสารละลายมาตรฐาน selenium ความเข้มข้น 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, และ 1.0 ppm สารละลายมาตรฐาน zinc ความเข้มข้น 2, 4, 6, 8, และ 10 ppm และสารละลายมาตรฐาน iron(III) ความเข้มข้น 10, 20, 30, 40, และ 50 ppm และนำไปตรวจวัดด้วยเทคนิค ICP-OES เพื่อนำไปทำกราฟมาตรฐานระหว่างความเข้มข้นของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมกับค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณ ได้กราฟมาตรฐานเป็นดังนี้



รูปที่ 3.4 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างเหล็กที่ความเข้มข้นต่างๆกับค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณ



รูปที่ 3.5 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างลึงกะลีที่ความเข้มข้นต่างๆกับค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณ



รูปที่ 3.6 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างซีลีเนียมที่ความเข้มข้นต่างๆกับค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณ

ต่อมานำหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรที่นำไปย่อย กรอง และปรับปริมาตรแล้วมาวัดหาค่าสัดส่วนความเข้มข้นของสัญญาณของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม เพื่อนำไปคำนวณหาค่าความเข้มข้นของของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมในหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร ได้ค่าความเข้มข้นออกมาดังตารางที่ 3.3

ตารางที่ 3.3 แสดงปริมาณของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมในหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร

ตัวอย่าง	Fe (mg/100g)	Zn (mg/100g)	Se ($\mu\text{g}/100\text{g}$)
หอยเป่าฮือสด	2.9	0.9	37.2
หอยเป่าฮือต้มสุก	2.6	0.4	29.4
หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร	2.4	0.3	28.7
หอยเป่าฮือสด (พริชดราย)	2.6	0.6	31.3
หอยเป่าฮือสด (อ้างอิง)	3.2	0.8	44.8

เมื่อพิจารณาค่าความเข้มข้นของของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมในหอยเป่าฮือสดที่วัดได้เปรียบเทียบกับค่าอ้างอิงพบที่มีความคลาดเคลื่อนเกิดขึ้น โดยนำไปคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ความคลาดเคลื่อนได้เป็น $\% \text{error}_{\text{Fe}}$ มีค่าเท่ากับ 9.4% , $\% \text{error}_{\text{Zn}}$ มีค่าเท่ากับ 12.5 % และ $\% \text{error}_{\text{Se}}$ มีค่าเท่ากับ 16.9 % ซึ่งสาเหตุของความคลาดเคลื่อนนั้นอาจเกิดได้จากหลายสาเหตุทั้งเกิดจากผู้ทดลองและความคลาดเคลื่อนยินยอมของอุปกรณ์ที่ใช้ สาเหตุหลักของความคลาดเคลื่อนนั้นผู้ทดลองคาดว่าอาจเกิดจากการใช้เครื่อง ICP-OES เนื่องจากเครื่อง ICP-OES เป็นของส่วนรวมและมีการใช้งานในการวิเคราะห์ธาตุโลหะแบบ multielements ทำให้มีอะตอมของธาตุบางชนิดตกค้างอยู่ในเครื่องกลายเป็นสัญญาณรบกวนการวิเคราะห์

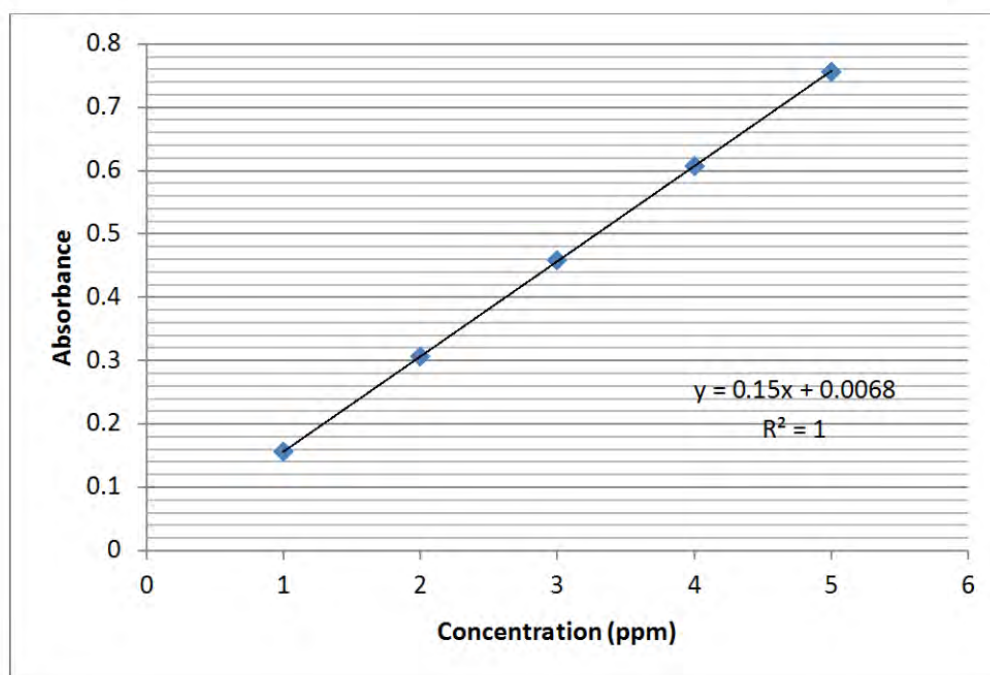
เมื่อพิจารณาค่าความเข้มข้นของของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมในหอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรที่วัดได้เทียบกับหอยเป่าฮือสดที่วัดได้ พบว่าค่าความเข้มข้นของของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมในหอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรมีค่าน้อยกว่าค่าความเข้มข้นในหอยเป่าฮือสด ทั้งนี้เป็นเพราะว่าหอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรได้ผ่านกระบวนการให้ความร้อนมา ซึ่งการให้ความร้อนกับตัวอย่างนั้นจะทำให้เกิดการสูญเสียแร่ธาตุ (demineralisation) บางส่วนออกไปจากตัวหอยเป่าฮือไปอยู่ในชั้นน้ำที่ต้มหรือตุ๋น ซึ่งผลการทดลองที่ได้สอดคล้องกับผลการทดลองก่อนหน้าโดยดู

จากปริมาณเถ้าที่ตรวจวัดได้ ซึ่งเถ้า (Ash) คือ ส่วนของสารอนินทรีย์ (inorganic) ที่อยู่ในตัวอย่างพืช ซึ่งได้แก่แร่ธาตุต่าง ๆ เมื่อนำตัวอย่างไปเผาที่อุณหภูมิ 550-600 องศาเซลเซียส นาน 2 ชั่วโมง ส่วนที่เป็นสารอินทรีย์จะถูกเผาไหม้หมดไป เหลืออยู่แต่ส่วนของสารอนินทรีย์ เมื่อพิจารณาปริมาณเถ้าที่ตรวจวัดได้ พบว่าปริมาณเถ้าของหอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรมีค่าน้อยกว่าปริมาณเถ้าของหอยเป่าฮือสดเช่นกัน ส่วนความเข้มข้นของของเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียมในหอยเป่าฮือสดที่พีช ทราย แล้วมีค่าน้อยกว่าค่าความเข้มข้นในหอยเป่าฮือสดแต่มากกว่าหอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร แสดงว่าการพีชทรายเป็นการแปรรูปอาหารที่สามารถรักษาคุณค่าทางโภชนาการได้ดีกว่าการต้มหรือตุ๋นเนื่องจากการพีชทรายไม่ได้ใช้ความร้อนจึงทำให้สูญเสียสารอาหารน้อยกว่าการต้มหรือตุ๋น

3.4 การหาปริมาณ curcumin ในหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร

curcumin เป็นสารสีเหลืองสกัดจากขมิ้นชัน (*Curcuma longa* Linn.) ซึ่งเคอร์คูมินมีคุณสมบัติเป็นสารต้านอนุมูลอิสระที่ดี จึงนำมาใช้ประโยชน์ทั้งทางด้านยา อาหาร และเครื่องสำอาง ได้มีการวิจัยทั้งในคนและสัตว์ทดลองพบว่า เคอร์คูมินมีฤทธิ์ต้านการอักเสบ ฤทธิ์บำรุงรักษาตับ ช่วยป้องกันมะเร็งหลายชนิดโดยออกฤทธิ์ที่เอนไซม์ ระยะหนึ่งและสอง (Phase I, II carcinogen-metabolizing enzymes) ในการทำงานก่อมะเร็งของสารเหนี่ยวนำมะเร็ง นอกจากนี้ยังมีฤทธิ์ในการลดระดับโคเลสเตอรอล และฤทธิ์ในการป้องกันสมองเสื่อมด้วย ดังนั้นในการทดลองนี้ผู้ทดลองจึงอยากหาปริมาณของ curcumin ที่อยู่ในชั้นน้ำมันของหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรว่ามี curcumin อยู่จริงหรือไม่และมีปริมาณเท่าใด

การหาปริมาณเคอร์คูมินสามารถทำได้โดยการสร้างกราฟมาตรฐานของ curcumin รูปที่ 3.7 แสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของ curcumin (ppm) กับค่าการดูดกลืนแสง (absorbance) ที่ความยาวคลื่น 425 นาโนเมตร โดยเตรียมสารละลายมาตรฐาน curcumin ที่ความเข้มข้น 1, 2, 3, 4, และ 5 ppm



รูปที่ 3.7 กราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่าง curcumin ที่ความเข้มข้นต่างๆกับค่าการดูดกลืนแสง

ในการทดลองนี้ผู้ทดลองได้ทำการทดลองโดยนำสารละลายมาตรฐาน curcumin ที่ความเข้มข้น 5 ppm มาแสกนหาค่าความยาวคลื่นที่ให้ค่าการดูดกลืนแสงสูงที่สุด พบว่าค่าความยาวคลื่นที่ให้ค่าการดูดกลืนแสงสูงที่สุดคือ 425 นาโนเมตร ดังนั้นจึงทำกราฟมาตรฐานที่ค่าความยาวคลื่นนี้

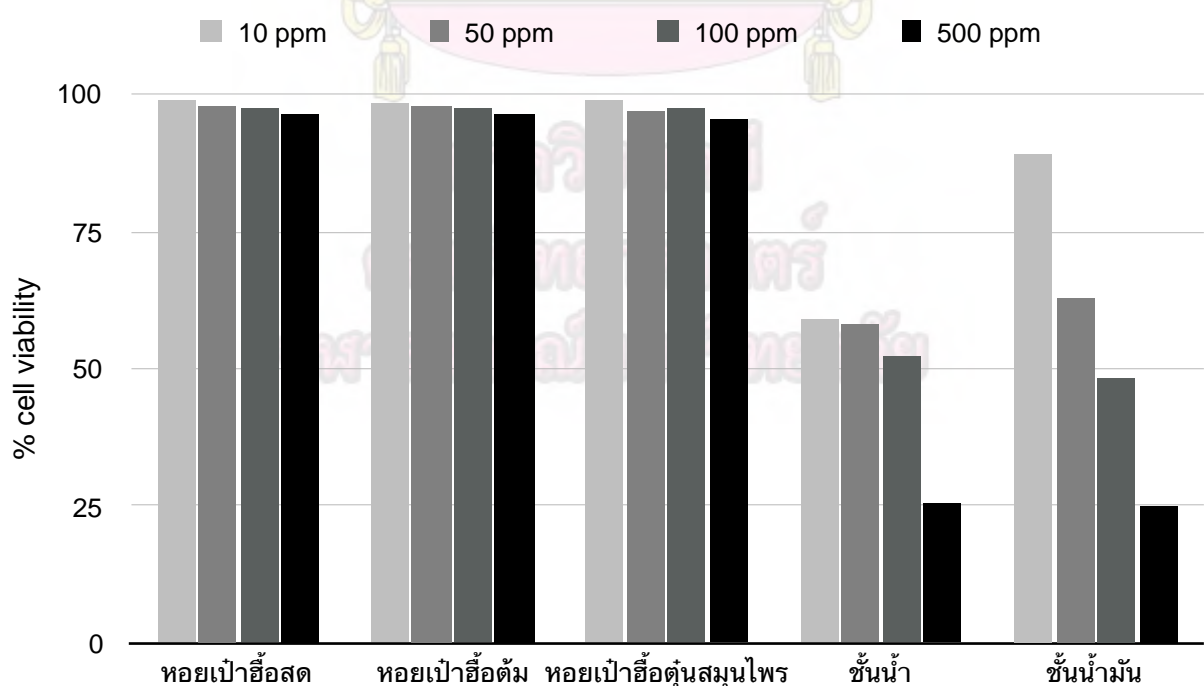
จากกราฟมาตรฐานของเคอร์คูมินได้สมการเส้นตรง $y = 0.15x + 0.0068$ มีค่า $R^2 = 1$ ต่อมานำชั้นน้ำมันที่ได้จากการตุ๋นมาวัดค่าการดูดกลืนแสงโดยปิเปตชั้นน้ำมันที่ได้จากการตุ๋นมา 50 ไมโครลิตร ละลายและปรับปริมาตรเป็น 10 มิลลิลิตรด้วย DMSO ได้เป็นสารละลายสีเหลืองใสแล้วนำไปวัดค่าการดูดกลืนแสง พบว่าได้ค่าการดูดกลืนแสงเป็น 0.540 ซึ่งอยู่ในช่วงของกราฟมาตรฐาน เมื่อนำมาคิดค่าความเข้มข้นได้ค่าออกมาเป็น 3.55 ppm ต่อสารตัวอย่าง 2.5 มิลลิลิตร ดังนั้นสามารถกล่าวได้ว่าชั้นน้ำมันที่ได้จากการตุ๋นมีเคอร์คูมินอยู่จริงโดยมีความเข้มข้น 3.55 ppm ต่อสารตัวอย่าง 2.5 มิลลิลิตร

3.5 ศึกษาความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็ง โดยวิธี MTT

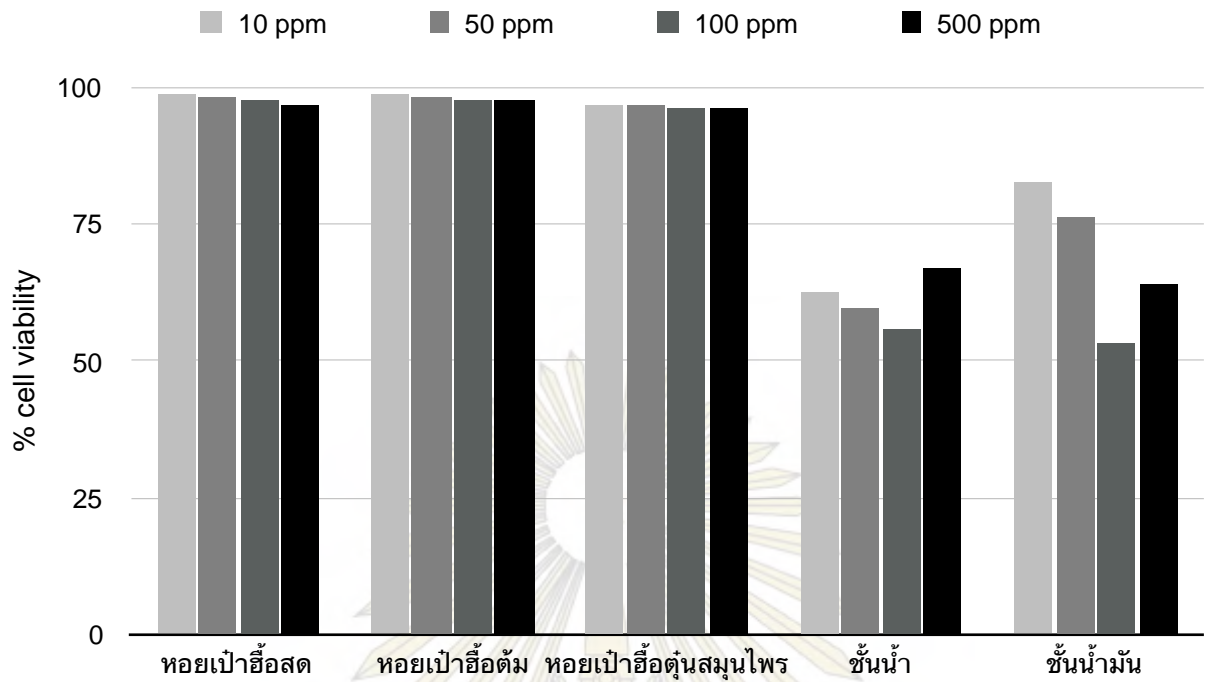
การศึกษาความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็ง ใช้วิธี MTT เพื่อแสดงผลเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดของเซลล์เมื่อเซลล์ได้รับสารตัวอย่าง และสามารถบอกความเป็นพิษของสารตัวอย่างด้วยค่า IC₅₀ (half maximal inhibitory concentration) หมายถึง ค่าความเข้มข้นของสารที่มีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเซลล์ได้ 50% ซึ่งวิธีนี้จะอาศัยลักษณะเฉพาะของเซลล์ที่มีชีวิต คือเซลล์ที่มีชีวิตสามารถใช้เอนไซม์ succinate dehydrogenase ไปรีดิวซ์ MTT ซึ่งเป็นสารที่มีสีเหลือง ให้เปลี่ยนเป็น formazan ซึ่งมีลักษณะเป็นผลึกสีม่วงทำให้มีความสามารถในการดูดกลืนแสงในช่วงความยาวคลื่น 540 นาโนเมตร ดังนั้นจึงกล่าวได้ว่าค่าการดูดกลืนแสงแปรผันตรงกับปริมาณเซลล์ที่มีชีวิต และสามารถคำนวณเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดของเซลล์ได้จากสูตร

$$\% \text{ cell viability} = \frac{\text{treated cells}}{\text{untreated cells}} \times 100$$

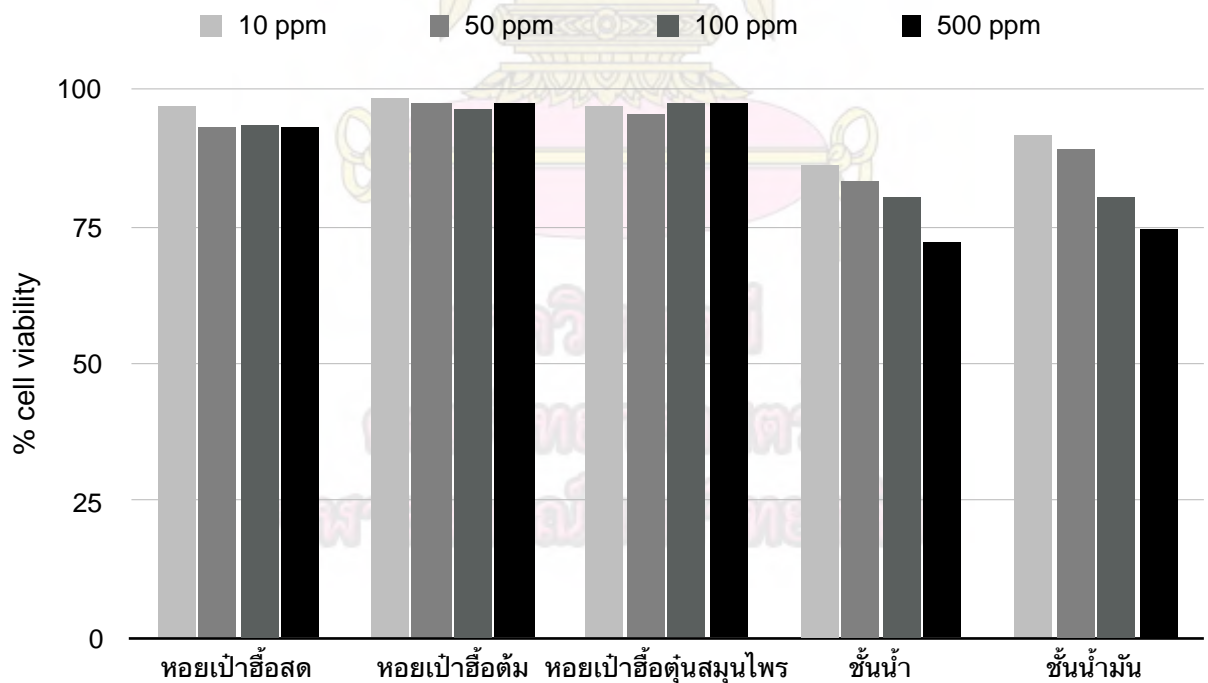
จากการทดลอง นำหอยเป่าอี้อสด หอยเป่าอี้อต้มสุก หอยเป่าอี้อตุ๋นสมุนไพร ชันน้ำ และชันน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆ ไปทดสอบกับเซลล์ 7 ชนิด คือ เซลล์มะเร็งเต้านม (BT474) เซลล์มะเร็งลำไส้ใหญ่ (SW620) เซลล์มะเร็งเยื่อช่องปาก (KB) เซลล์มะเร็งปอด (A549) เซลล์มะเร็งตับ (HepG2) เซลล์มะเร็งปอด (CHAGO) และเซลล์มะเร็งกระเพาะอาหาร (KATO-III) พบว่า ได้ผลการทดลองดังที่กราฟแสดง



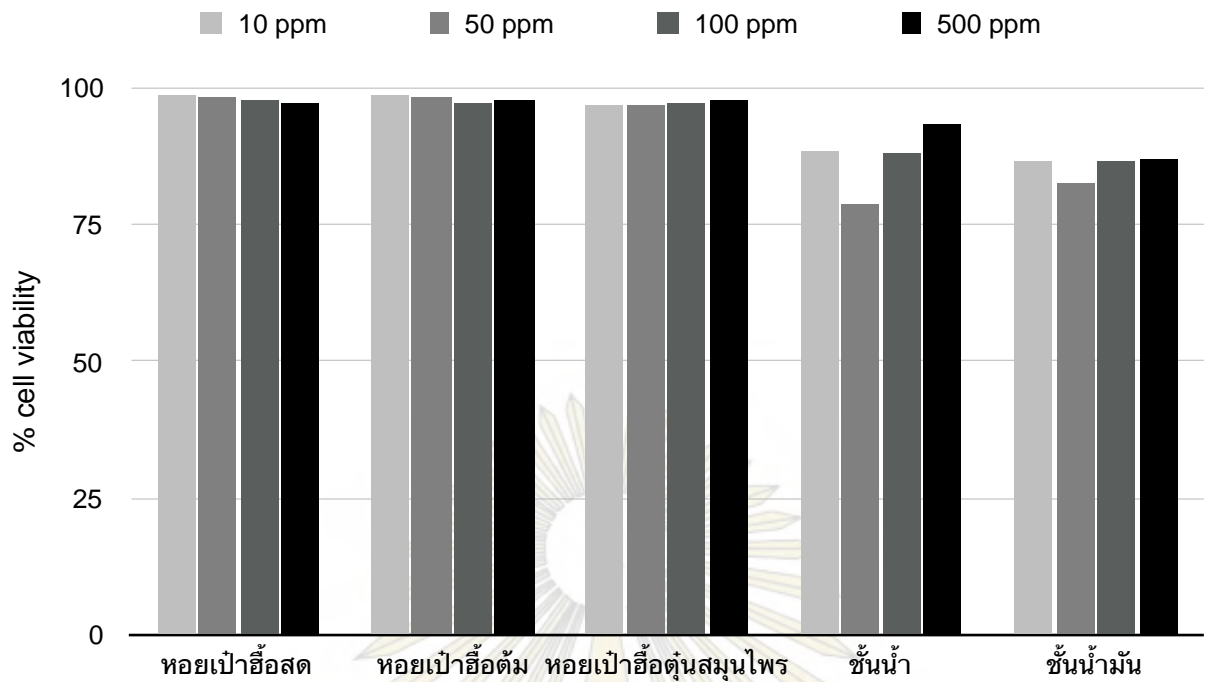
รูปที่ 3.8 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าอี้อสด หอยเป่าอี้อต้มสุก หอยเป่าอี้อตุ๋นสมุนไพร ชันน้ำ และชันน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งกระเพาะอาหาร (KATO-III)



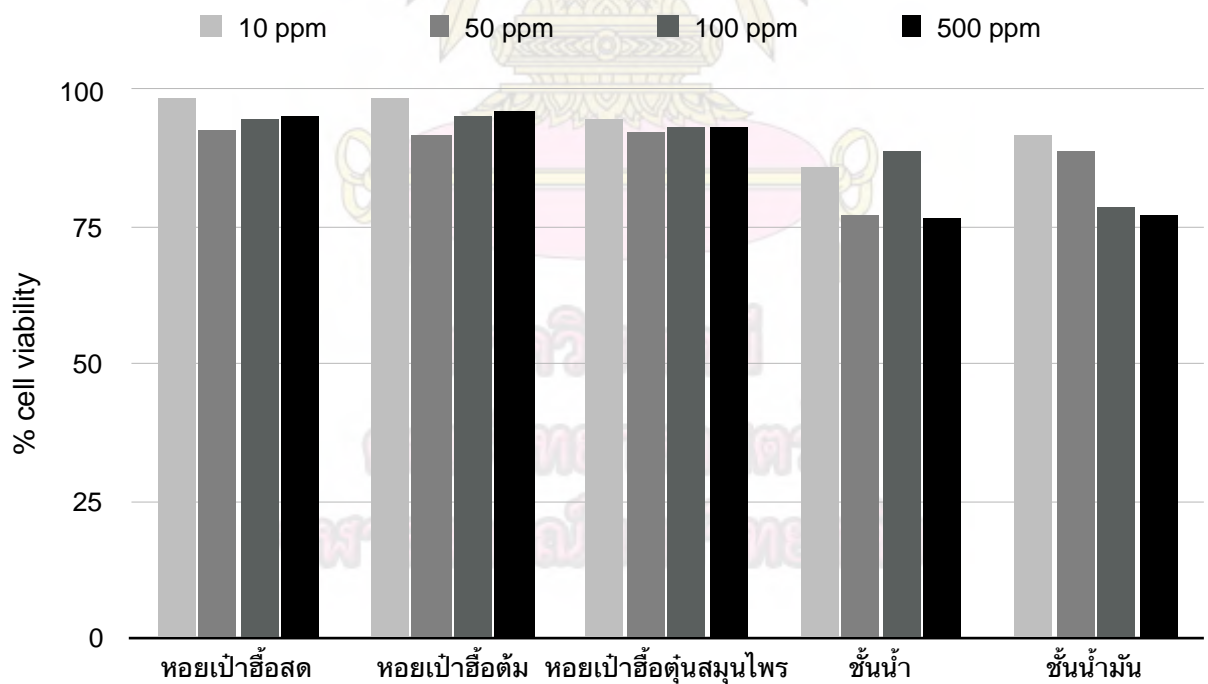
รูปที่ 3.9 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าอี้อสด หอยเป่าอี้อต้มสุก หอยเป่าอี้อต้มนสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการต้นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งตับ (HEP-G2)



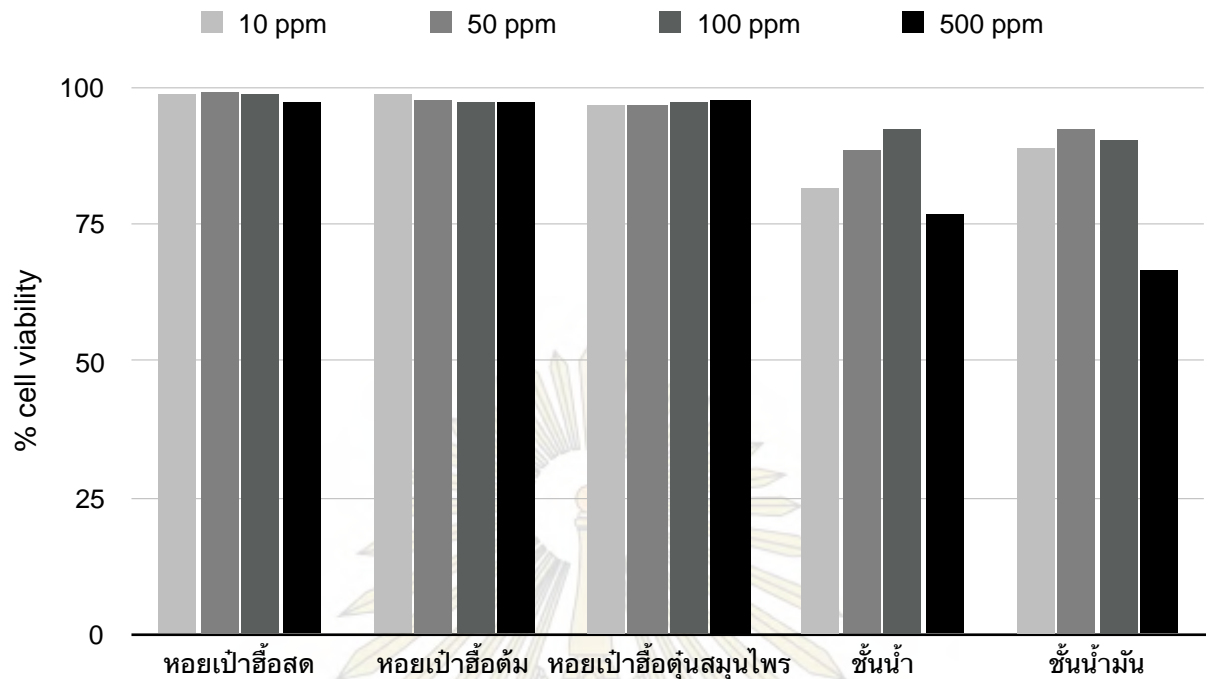
รูปที่ 3.10 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าอี้อสด หอยเป่าอี้อต้มสุก หอยเป่าอี้อต้มนสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการต้นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งเต้านม (BT474)



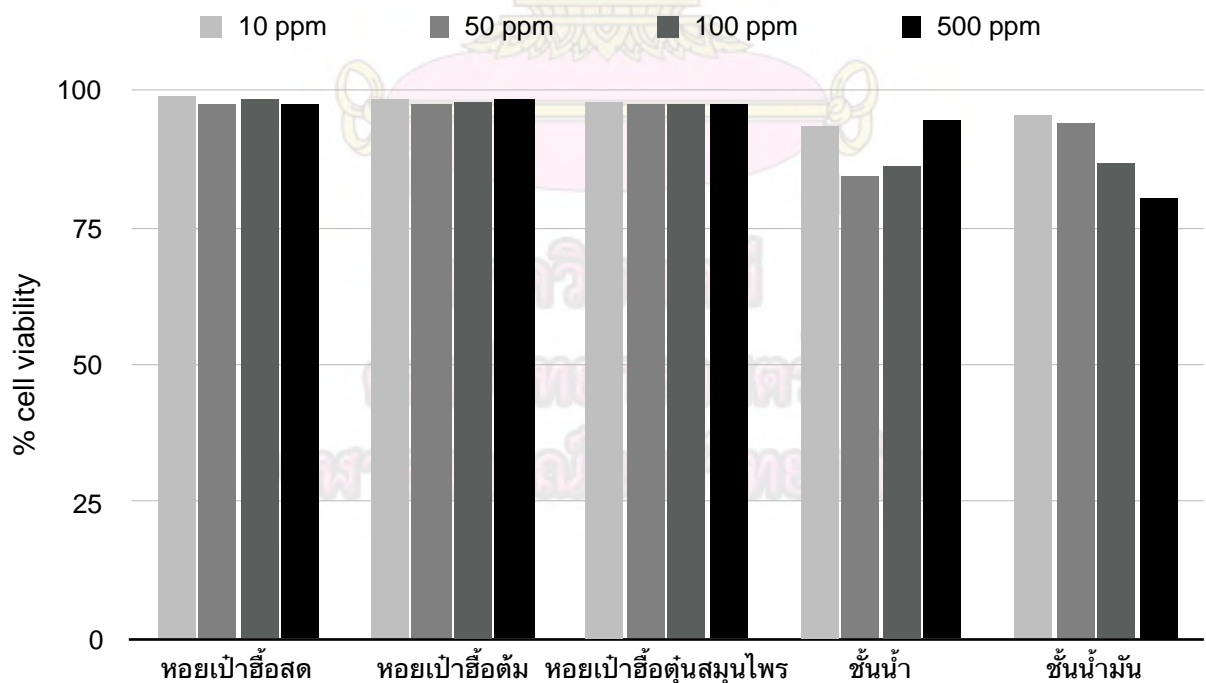
รูปที่ 3.11 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าอืดสด หอยเป่าอืดต้มสุก หอยเป่าอืดตุ๋นสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งลำไส้ใหญ่ (SW620)



รูปที่ 3.12 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าอืดสด หอยเป่าอืดต้มสุก หอยเป่าอืดตุ๋นสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งปอด (A549)



รูปที่ 3.13 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าอืดสด หอยเป่าอืดต้มสุก หอยเป่าอืดตุ๋นสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งปอด (Chago)



รูปที่ 3.14 กราฟแท่งแสดงความสัมพันธ์ระหว่างหอยเป่าอืดสด หอยเป่าอืดต้มสุก หอยเป่าอืดตุ๋นสมุนไพร ชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นที่ความเข้มข้นต่างๆกับเปอร์เซ็นต์การอยู่รอดชีวิตของเซลล์มะเร็งเยื่อบุช่องปาก (KB)

จากผลการทดลองสรุปได้ว่าชั้นน้ำและชั้นน้ำมันจากการตุ๋นหอยเป่าอื้อมีประสิทธิภาพในการยับยั้งการเจริญเติบโตต่อเซลล์มะเร็งกระเพาะอาหาร (KATO-III) ได้ดีกว่าเซลล์มะเร็งชนิดอื่นๆ ดังนั้นในขั้นต่อมาจึงทดสอบเพื่อหาค่าความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็ง (IC₅₀) ได้ผลการทดลองดังนี้ ชั้นน้ำมีค่า IC₅₀ เท่ากับ 21.324 ppm ส่วนชั้นน้ำมันมีค่า IC₅₀ เท่ากับ 58.557 ppm ซึ่งมีค่าค่อนข้างสูงจึงต้องใช้ในความเข้มข้นสูงถึงจะเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็ง ดังนั้นในการพัฒนาต่อยอดการทดลองควรจะใช้สมุนไพรที่เป็นส่วนผสมคือ ขิง ขมิ้นชัน และกระชาย ในปริมาณที่มากกว่านี้เพื่อให้ได้ชั้นน้ำและชั้นน้ำมันจากการตุ๋นหอยเป่าอื้อที่มีสารออกฤทธิ์ปริมาณสูงขึ้น



ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

บทที่ 4

สรุปผลการทดลอง

ในงานวิจัยนี้ผู้วิจัยได้ทำการศึกษาการกำจัดน้ำออก (Dehydration) และการคืนน้ำ (Rehydration) ของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูปโดยวิธีฟรีซดราย ตรวจวัดองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูปและทำการทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป

จากผลการทดลองศึกษาการกำจัดน้ำออกและการคืนน้ำของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูปโดยวิธีฟรีซดราย พบว่าหอยเป่าฮือที่ฟรีซดรายแล้วสามารถคืนน้ำ แล้วคืนรูปได้ใกล้เคียงกับหอยเป่าฮือก่อนฟรีซดรายโดยที่น้ำหนักเปลี่ยนไปเพียงเล็กน้อย อีกทั้งลักษณะภายนอกยังไม่เปลี่ยนไปจากก่อนฟรีซดราย โดยมีค่า % rehydration เป็น 99.69% 99.60% และ 99.12% สำหรับหอยเป่าฮือสด หอยเป่าฮือต้มสุกและหอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพรตามลำดับ

จากผลการทดลองตรวจวัดองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป พบว่าหอยเป่าฮือมีองค์ประกอบทางเคมี คือสารอาหารและธาตุเหล็ก สังกะสี และซีลีเนียม ในปริมาณที่ค่อนข้างสูง โดยได้ผลการตรวจวัดแสดงดังตารางที่ 4.1

ตารางที่ 4.1 แสดงปริมาณองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูป

ตัวอย่าง	โปรตีน (g/100g)	เถ้า (g/100g)	ความชื้น (g/100g)	ไขมัน (g/100g)	คาร์โบไฮเดรต (g/100g)	Fe (mg/100g)	Zn (mg/100g)	Se (µg/100g)
หอยเป่าฮือสด	19.2	1.8	78.9	1.1	2.5	2.9	0.9	37.2
หอยเป่าฮือต้มสุก	15.7	0.8	77.9	1.1	1.0	2.7	0.4	29.4
หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร	13.6	1.1	73.0	8.9	3.4	2.4	0.3	28.7
หอยเป่าฮือสด (ฟรีซดราย)	17.7	1.6	28.1	1.0	2.1	2.6	0.6	31.3
หอยเป่าฮือสด (อ้างอิง)	17.1	1.6	74.6	0.8	6.0	3.2	0.8	44.8

ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่าหอยเป่าฮื้อมีคุณค่าทางโภชนาการสูง เนื่องจากมีปริมาณโปรตีนสูง ไขมันต่ำและให้แคลอรีต่ำ อีกทั้งยังมีปริมาณแร่ธาตุที่จำเป็นต่อร่างกาย ในปริมาณที่ค่อนข้างสูง

จากผลการทดลองทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าฮื้อสดและหอยเป่าฮื้อแปรรูป พบว่าหอยเป่าฮื้อสดและหอยเป่าฮื้อแปรรูปมีฤทธิ์ในการต้านมะเร็งที่ต่ำ เนื่องจากการทดลองนี้ผู้วิจัยไม่ได้ใช้สารสกัดเข้มข้นของหอยเป่าฮื้อไปทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็ง แต่ใช้หอยเป่าฮื้อที่นำไปย่อยแล้วไปทดสอบดังนั้นอาจเป็นไปได้ว่าสารที่มีฤทธิ์ในการต้านมะเร็งอาจถูกทำลาย ในขั้นตอนของการย่อย ส่วนฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของชั้นน้ำ และชั้นน้ำมันจากการตุ๋นหอยเป่าฮื้อตุ๋นสมุนไพรนั้นมีฤทธิ์ในการต้านเซลล์มะเร็งกระเพาะอาหาร (KATO-III) ได้ดีกว่าเซลล์มะเร็งชนิดอื่นๆ โดยชั้นน้ำมีค่า IC_{50} เท่ากับ 21.324 ppm ส่วนชั้นน้ำมันมีค่า IC_{50} เท่ากับ 58.557 ppm

แนวทางการทำวิจัยในอนาคต

จากงานวิจัยนี้ประสบความสำเร็จศึกษาการกำจัดน้ำออก (Dehydration) และการคืนน้ำ (Rehydration) ของหอยเป่าฮื้อสดและหอยเป่าฮื้อแปรรูปโดยวิธีฟรีซดราย และการตรวจวัดองค์ประกอบทางเคมีของหอยเป่าฮื้อสดและหอยเป่าฮื้อแปรรูป แต่ยังมีผลการทดลองในส่วนของการทดลองทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าฮื้อสดและหอยเป่าฮื้อแปรรูปที่ยังได้ผลการทดลองไม่ค่อยดีเนื่องจากฤทธิ์ในการต้านมะเร็งของหอยเป่าฮื้อสดและหอยเป่าฮื้อแปรรูปยังมีค่าต่ำ ดังนั้นการทำวิจัยในอนาคตอาจปรับปรุง ในขั้นตอนการทดลองทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็ง โดยใช้วิธีสกัดสารต้านมะเร็งที่อยู่ในหอยเป่าฮื้อแทนวิธีการย่อยเพื่อให้ได้ผล ในทดสอบฤทธิ์ในการต้านมะเร็งที่ดีขึ้น

ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

เอกสารอ้างอิง

1. Mai, K.; Mercer, J, P.; Donlon, J. Comparative studies on the nutrition of two species of abalone, *Haliotis tuberculata* L. and *Haliotis discus hannai* Ino. III. Response of abalone to various levels of dietary lipid . *Aquaculture*, **1995**, *134*, 65-80.
2. Siripatrawan, U.; Sanguandeeikul, R.; Narakaew, V. An alternative freshness index method for modified atmosphere packaged abalone using an artificial neural network. *LWT - Food Science and Technology*. **2009**, *42*, 343-349.
3. Tanikawa, E.; Yamashita, J. Chemical Studies on the Meat of Abalone. *Bull. Fac. Fish. Hokkaido Univ.* **1961**, *12*, 210-238.
4. Conte, F.; Copat, C.; Longo, S.; Conti, G, O.; Grasso, A.; Arena, G.; Brundo, M, V.; Ferrante, M. First data on trace elements in *Haliotis tuberculata* (Linnaeus, 1758) from southern Italy: Safety issues. *Food and Chemical Toxicology*. **2015**, *81*, 143-150.
5. Minguez, L.; Halm-Lemeille, M.; Costil, K.; Bureau, R.; Lebel, J.; Serpentine, A. Assessment of cytotoxic and immunomodulatory properties of four antidepressants on primary cultures of abalone hemocytes (*Haliotis tuberculata*). *Aquatic Toxicology*. **2014**, *153*, 3–11.
6. Soovali, L.; Room, E, I.; Kutt, A. Uncertainty Sources in UV-Vis Spectrophotometric Measurement. *Accreditation and Quality Assurance*. **2006**, *11*, 246–255.
7. Fabris, G.; Turoczy, N. J.; Stagnitti, F. Trace metal concentrations in edible tissue of snapper, flathead, lobster, and abalone from coastal waters of Victoria, Australia. *Ecotoxicology and Environmental Safety*. **2006**, *86*, 286–292.
8. Park, S. Y.; Je, J. Y.; Hwang, J. Y.; Ahn, C. B. Abalone Protein Hydrolysates: Preparation, Angiotensin I Converting Enzyme Inhibition and Cellular Antioxidant Activity. *Prev Nutr Food Sci*. **2015**, *6*, 176–182.

9. Zhang, Z.; Teruya, K.; Yoshida, T.; Eto, H.; Shirahata, S. Fucoidan Extract Enhances the Anti-Cancer Activity of Chemotherapeutic Agents in MDA-MB-231 and MCF-7 Breast Cancer Cells. *Mar. Drugs*. **2012**, *11*, 81–98.
10. Kim, C. W.; Go, H. J.; Seo, J. K.; Park, N. G.; Kim, G. D. Anticancer Mechanism of AP1, Abalone Peptide by Cell Cycle Arrest in Human Gastric Cancer Cells. *Cancer Prev Res*. **2013**, *18*, 33-40.
11. Li, Y.; Huang, W.; Huang, S.; Du, J.; Huang, C. Screening of anti-cancer agent using zebrafish: comparison with the MTT assay. *Biochem Biophys Res Commun*. **2012**, *422*, 85–90.





ภาคผนวก

**ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย**



ภาคผนวก ก

ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ผลการทดลองหาค่า Intensity ratio ของสารละลายมาตรฐาน Fe Zn และ Se ที่ความเข้มข้นต่างๆจากเครื่อง ICP-OES

ตารางที่ 1. แสดงค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณของเหล็กที่ความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้น (ppm)	Intensity ratio
blank	125.6
10	34371
20	71769
30	109049
40	141546
50	184411

ตารางที่ 2. แสดงค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณของสังกะสีที่ความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้น (ppm)	Intensity ratio
blank	60.01
2	4397
4	8566
6	12310
8	16520
10	21180

ตารางที่ 3. แสดงค่าสัดส่วนความเข้มของสัญญาณของซีลีเนียมที่ความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้น (ppm)	Intensity ratio
blank	1.154
0.2	47.77
0.4	89.51
0.6	123.9
0.8	155.7
1.0	185.8

ผลการทดลองหาค่าabsorbance ของสารละลายมาตรฐาน curcumin ที่ความเข้มข้นต่างๆ ที่ความยาวคลื่น 425 nm จากเครื่อง UV-VIS Spectrophotometer

ตารางที่ 4. แสดงค่า absorbance ของสารละลายมาตรฐาน curcumin ที่ความเข้มข้นต่างๆ

ความเข้มข้น (ppm)	Absorbance
1	0.156
2	0.307
3	0.458
4	0.607
5	0.756



ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ภาคผนวก ข

**ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย**

ผลการทดลองชั่งน้ำหนักหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูปเพื่อดูการกำจัดน้ำออกและการคืนน้ำ

ตารางที่ 1. แสดงน้ำหนักหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูปก่อนทำแห้งเยือกแข็ง

ตัวอย่าง	ครั้งที่	น้ำหนัก (g)	น้ำหนักเฉลี่ย (g)	SD
หอยเป่าฮือสด	1	1.3584	1.3587	0.0004
	2	1.3592		
	3	1.3586		
หอยเป่าฮือต้ม	1	2.2318	2.2325	0.0007
	2	2.2326		
	3	2.2332		
หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร	1	2.4377	2.4378	0.0006
	2	2.4385		
	3	2.4373		

ตารางที่ 2. แสดงน้ำหนักหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูปหลังทำแห้งเยือกแข็ง

ตัวอย่าง	ครั้งที่	น้ำหนัก (g)	น้ำหนักเฉลี่ย (g)	SD
หอยเป่าฮือสด	1	0.6020	0.6025	0.0006
	2	0.6031		
	3	0.6024		
หอยเป่าฮือต้ม	1	1.0026	1.0027	0.0003
	2	1.0024		
	3	1.0031		
หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร	1	1.0856	1.0860	0.0004
	2	1.0864		
	3	1.0861		

ตารางที่ 3. แสดงน้ำหนักหอยเป่าฮือสดและหอยเป่าฮือแปรรูปหลังคินน้ำ

ตัวอย่าง	ครั้งที่	น้ำหนัก (g)	น้ำหนักเฉลี่ย (g)	SD
หอยเป่าฮือสด	1	1.3542	1.3545	0.0004
	2	1.3549		
	3	1.3544		
หอยเป่าฮือต้ม	1	2.2234	2.2235	0.0004
	2	2.2239		
	3	2.2232		
หอยเป่าฮือตุ๋นสมุนไพร	1	2.4163	2.4163	0.0006
	2	2.4168		
	3	2.4157		



ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ประวัติผู้ทำวิจัย

นายชัชชลิต อุสุวรรณ์ เกิดเมื่อวันที่ 19 มีนาคม พ.ศ. 2537 ที่จังหวัดระยอง สำเร็จการศึกษา ชั้นมัธยมศึกษาตอนปลาย สายสามัญ แผนกวิทยาศาสตร์ - คณิตศาสตร์ จากโรงเรียนระยองวิทยาคม จังหวัดระยอง เมื่อปีการศึกษา 2554 เข้าศึกษาต่อระดับปริญญาตรี หลักสูตร วิทยาศาสตร์บัณฑิต ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย เมื่อปีการศึกษา 2555 ที่อยู่ที่สามารถติดต่อได้หลังจากจบการศึกษาปริญญาตรี บ้านเลขที่ 2/1 ถนนราษฎร์บำรุง ตำบลเนินพระ อำเภอเมืองระยอง จังหวัดระยอง 21000 อีเมล : ko_iphone@hotmail.com



ภาควิชาเคมี
คณะวิทยาศาสตร์
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย