

248163

10

1

ห้องสมุดงานวิจัย สำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ



## รายงานการวิจัย ประจำปีงบประมาณ 2552

ที่ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัย ประจำปีงบประมาณ พ.ศ.2552 ตามมติคณะรัฐมนตรี

โครงการวิจัยเรื่อง: การพัฒนาวิธีวิเคราะห์ปริมาณคาร์บอนมอนอกไซด์ในเนื้อสัตว์แช่แข็งใน  
บรรจุภัณฑ์ดัดแปรบรรยากาศ

Development of the determination methods of carbon monoxide in  
modified atmosphere packaged frozen meat

ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยประจำปี งบประมาณ พ.ศ.2552 จำนวนเงิน 180,000 บาท

ระยะเวลาการทำวิจัย 2 ปี เริ่มทำการวิจัย 1 ตุลาคม 2551

รายงานการวิจัย ปี 2552 ระหว่าง 1 ตุลาคม 2551 ถึง 30 กันยายน 2552

รายนามคณะผู้วิจัย พร้อมทั้งหน่วยงานที่สังกัดและหมายเลขโทรศัพท์

1. ผ.ศ.พรพรรณ อุคมกาญจนนันท์ ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย โทร.  
02-218-7614
2. ผ.ศ.ดร.สุชาดา จุณนุวัฒน์กุล ภาควิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย โทร.02-  
218-7614

(ลงชื่อ).....หัวหน้าโครงการ

(พรพรรณ อุคมกาญจนนันท์)

...../...../.....



1. ปริมาณก๊าซออกซิเจนไม่เพียงพอที่จะรักษาสีแดงสดไว้ได้
2. การเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ที่ชอบอากาศ (aerobic bacteria) ทำให้ปริมาณก๊าซออกซิเจนลดลง ไม่เพียงพอที่จะรักษาสีแดงสดไว้ได้

### 3. การสูญเสียความชื้นที่ผิวเนื้อ

เนื้อชำแหละใหม่ๆจะมีสีแดงแกมม่วงของไมโอโกลบิน (Myoglobin) ซึ่งสามารถทำปฏิกิริยาออกซิเจนในชั้น (Oxygenation) กับก๊าซออกซิเจนในอากาศได้ออกซิไมโอโกลบิน (Oxymyoglobin) ทำให้เนื้อมีสีแดงสดซึ่งเป็นสีที่ผู้บริโภคต้องการ แต่เนื่องจากออกซิไมโอโกลบินมีความเสถียรต่ำ เมื่อเก็บไว้ในอากาศต่อไปจะถูกออกซิไดส์เป็นเมตไมโอโกลบิน (Metmyoglobin) ทำให้เนื้อมีสีน้ำตาลคล้ำที่ผู้บริโภคไม่ยอมรับ

ในกรณีที่เก็บเนื้อไว้ภายใต้บรรยากาศที่มีก๊าซออกซิเจนน้อยๆ เช่นการบรรจุภายใต้สุญญากาศ ซึ่งมักจะพบว่ามีการออกซิเจนหลงเหลืออยู่บ้างเสมอ ปริมาณก๊าซนี้สามารถออกซิไดส์ไมโอโกลบินและออกซิไมโอโกลบินให้เป็นเมตไมโอโกลบินได้ อัตราการเกิดปฏิกิริยานี้จะสูงสุดเมื่อความดันย่อยของก๊าซออกซิเจนมีค่าประมาณ 0.0013-0.0018 atm หรืออีกนัยหนึ่งเมตไมโอโกลบินจะมีมากกว่าเมตสีอื่นๆ และปฏิกิริยานี้จะเกิดขึ้นเมื่อปริมาณก๊าซออกซิเจนมีมากกว่าร้อยละ 5 ขึ้นไป

เมื่อก๊าซออกซิเจนที่หลงเหลืออยู่นั้นถูกใช้ไปจนกระทั่งมีเหลือน้อยกว่าร้อยละ 0.1 เมตไมโอโกลบินจะถูกเอนไซม์ที่เนื้อสร้างขึ้นมารีดิวซ์เป็นไมโอโกลบินซึ่งมีความเสถียรสูงในสภาพไร้ก๊าซออกซิเจน สีของเนื้อจะกลายเป็นแดงแกมม่วง

แบคทีเรียที่พบมากในเนื้อตามปกติเป็นพวกที่ชอบอากาศ เช่น *Pseudomonas aeruginosa*, *Pseudomonas geniculata*, *Pseudomonas fluorescens*, *Achromobacter faciens* และ *Flavobacterium rehenamus* เป็นต้น แบคทีเรียเหล่านี้จะใช้ก๊าซออกซิเจนเพื่อการเจริญเติบโต ทำให้ปริมาณก๊าซออกซิเจนลดลง ออกซิไมโอโกลบินจะเปลี่ยนเป็นเมตไมโอโกลบินและไมโอโกลบินตามลำดับ ทำให้เนื้อมีสีแดงแกมม่วง

### บรรจุภัณฑ์แบบดัดแปรบรรยากาศ (MAP)

บรรจุภัณฑ์แบบดัดแปรบรรยากาศ (MAP) นิยมใช้เพื่อการขายปลีกซึ่งต้องการอายุการเก็บไม่มากเท่ากับการบรรจุภายใต้สุญญากาศ เมื่อนำเนื้อขึ้นใหญ่ๆซึ่งผ่านการบรรจุภายใต้สุญญากาศมาก่อน มาตัดแบ่งเป็นชิ้นเล็กๆแล้วบรรจุในสภาพบรรยากาศที่มีก๊าซเป็นองค์ประกอบ โดยสภาพบรรยากาศมีผลต่อ 1.สีของเนื้อ 2.คุณภาพทางจุลินทรีย์ และ 3.คุณภาพทางประสาทสัมผัส

ก๊าซชนิดต่างๆที่มีในบรรจุภัณฑ์แบบดัดแปรบรรยากาศได้แก่

**ก๊าซออกซิเจน**--แอโรบิกแบคทีเรียที่ปนเปื้อนมากับเนื้อจะใช้ก๊าซออกซิเจนและให้ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ออกมา ทำให้สีของเนื้อเกิดการเปลี่ยนแปลง

**ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์**--การใช้คาร์บอนไดออกไซด์ใน MAP มีจุดประสงค์หลักเพื่อยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์ประเภทแอโรบิกแบคทีเรีย

**ก๊าซไนโตรเจน** เพื่อแทนที่ก๊าซออกซิเจนและรักษาความดันภายในภาชนะบรรจุมิให้ลดต่ำเกินไป เนื่องจากก๊าซออกซิเจนและก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์บางส่วนจะสูญหายไประหว่างการเก็บรักษา ก๊าซไนโตรเจนไม่ได้มีผลโดยตรงต่อการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์หรือการเปลี่ยนแปลงสีของเนื้อ

**ก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์**--ทำให้เนื้อมีสีแดงสดเป็นระยะเวลานาน เนื่องจากคาร์บอนกัมมันต์ (Carboxymyoglobin) มีความเสถียรสูง

การบรรจุผลิตภัณฑ์เนื้อภายใต้ MAP ก๊าซที่นิยมใช้กันมากคือคาร์บอนไดออกไซด์ ร้อยละ 20-25 ส่วนที่เหลือเป็นไนโตรเจน โดยไม่ต้องมีก๊าซออกซิเจน นิยมใช้กับผลิตภัณฑ์ที่ตัดเป็นแผ่นบางๆ เนื่องจากสามารถลอกออกมาได้ง่ายกว่าการบรรจุภายใต้สุญญากาศ การบรรจุจะใช้เครื่องขึ้นรูป-บรรจุ-ปิดผนึกในแบบนอน ขึ้นรูปภาชนะแบบเทอร์โมฟอร์มซึ่งนิยมใช้ PVC ความหนาตั้งแต่ 150 ไมครอน ทั้งนี้ขึ้นกับน้ำหนักผลิตภัณฑ์ที่บรรจุ เมื่อบรรจุก๊าซผสมที่ต้องการแล้วจะต้องปิดภาชนะที่ด้วยฟิล์มที่ป้องกันการซึมผ่านของก๊าซได้ดี เช่น PVC/PVDC /PVC หรือฟิล์มที่ใช้กับการบรรจุภายใต้สุญญากาศ

ก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์มีประสิทธิภาพในการจับกับไมโอโกลบินได้ดีกว่าออกซิเจนประมาณ 100-250 เท่า โดยเมื่อเกิดเป็นสารเชิงซ้อนแล้วจะมีความเสถียรสูง ซึ่งเป็นเหตุผลที่ทำให้เนื้อมีสีแดงสดเป็นระยะเวลาที่ยาวนานนั่นเอง ด้วยเหตุนี้การที่มีปริมาณก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ใน MAP มากเกินไป จะทำให้เกิดสภาวะลวงต่อผู้บริโภคได้ว่าเนื้อสัตว์นั้นยังคงสดและใหม่ ทั้งๆที่อาจมีออกซิเจนที่เกิดจากแบคทีเรียและเป็นอันตรายต่อผู้บริโภค ในหลายประเทศทั้งสหรัฐอเมริกาและกลุ่มประเทศยุโรปได้ปฏิเสธผลิตภัณฑ์ที่ผ่านการเก็บรักษาด้วยก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ เนื่องจากเกรงปัญหาที่อาจก่อผลเสียต่อสุขภาพของผู้บริโภคได้ ดังนั้นในหลายประเทศจึงมีการตรวจสอบและกำหนดมาตรฐานของการใช้ก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ในบรรจุภัณฑ์ของเนื้อสัตว์แช่แข็ง

ในปัจจุบันนี้ทั้งในกลุ่มทวีปยุโรปและสหรัฐอเมริกาได้ปฏิเสธการรับสินค้าที่ผ่านการเก็บรักษาล้างก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ ในบางประเทศที่ยังรับสินค้า แต่ก็ยังมีข้อกำหนดว่าปริมาณคาร์บอนมอนอกไซด์ในเนื้อสัตว์มีได้ไม่เกิน 1µg/mL โดยตัวอย่างเช่น วันที่ 15/08/2007 ประเทศอิตาลีได้ตรวจพบเนื้อปลาที่นำเข้าจากประเทศเนเธอร์แลนด์พบว่ามีการ์บอนมอนอกไซด์ในเนื้อปลา จึงได้ปฏิเสธการรับสินค้านั้น

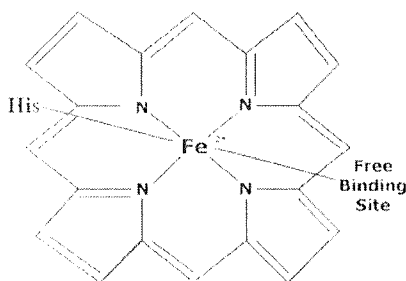
งานวิจัยนี้ได้ประยุกต์วิธีทาง Visible absorption spectrophotometry และ Gas chromatography-Mass spectrometry (GC-MS) มาวิเคราะห์ตรวจหาปริมาณก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ตกค้างหรือแทรกซึมในเนื้อสัตว์แช่แข็ง เนื่องจากวิธี Visible absorption spectrophotometry เป็นการตรวจสอบคร่าวๆและรวดเร็วว่าเนื้อสัตว์นั้นมีการผ่านก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์หรือไม่ และการ

ตรวจวิเคราะห์ด้วยวิธี GC-MS ซึ่งเป็นเทคนิคขั้นสูงและสามารถหาปริมาณก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ที่บดกรังอยู่ในเนื้อสัตว์ได้อย่างแม่นยำ

### 3.2 ทฤษฎีที่เกี่ยวข้อง

ในการผ่านก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ลงในบรรจุภัณฑ์แบบคัดแปรบรรยากาศสำหรับเนื้อสัตว์ประเภทเนื้อแดงมีวัตถุประสงค์หลัก 2 ประการคือ ลดการเกิดจุลินทรีย์เพื่อยืดอายุการเก็บรักษาของผลิตภัณฑ์ และเพื่อให้ผลิตภัณฑ์มีสีแดงสดเป็นระยะเวลาที่ยาวนาน ซึ่งสามารถใช้กับอาหารได้ดีเนื่องจากก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ เป็นก๊าซที่ปราศจากกลิ่น สี และรสชาติ ซึ่งก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์จะเพิ่มประสิทธิภาพของการบรรจุเนื้อสัตว์แช่แข็งแบบ MAP เพื่อเป็นสินค้าส่งออก

องค์ประกอบที่ทำให้เนื้อปลาทูน่ามีสี เกิดจากสารไมโอโกลบินซึ่งเป็นองค์ประกอบของเลือด ไมโอโกลบินทำหน้าที่สำคัญในการเก็บรักษาออกซิเจนในกล้ามเนื้อของสิ่งมีชีวิต ไมโอโกลบินประกอบด้วย วง porphyrin ของ  $Fe^{2+}$  ด้านหนึ่งจับกับฮิสทีดีน (His) ส่วนอีกด้านหนึ่งเป็นตำแหน่งที่ว่างที่ก๊าซ เช่น ออกซิเจน หรือ ก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์จะเข้ามาจับ เกิดเป็นสารประกอบเชิงซ้อนของไมโอโกลบินได้ ดังรูปที่ 1



รูปที่ 1 สารประกอบเชิงซ้อนของไมโอโกลบิน

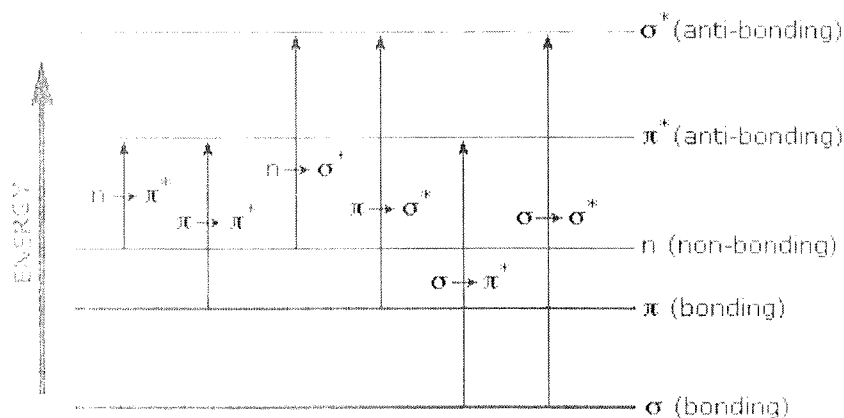
ดังนั้นในการดำเนินการวิเคราะห์จึงได้ประยุกต์วิธีทาง Visible Absorption Spectrophotometry และวิธีทาง Gas Chromatography/Mass Spectrometry มาตรวจหาคาร์บอนมอนอกไซด์ในเนื้อปลาทูน่าแช่แข็ง และประยุกต์หาในเนื้อแดงอื่นๆด้วย

#### Visible Absorption Spectrophotometry

เนื่องจากว่า ไมโอโกลบินที่สกัดออกมาได้ เป็นสารละลายที่มีสีแดง ดังนั้นการนำมาตรวจวิเคราะห์ จึงสามารถใช้เทคนิค visible absorption spectrophotometry ได้ ซึ่งข้อจำกัดของวิธีนี้คือ สารละลายนั้นต้องเป็นเนื้อเดียวกัน โดยเครื่องมือนี้จะอาศัยหลักการการดูดกลืนแสงของโมเลกุลที่มีโครโมโฟร์ (chromophore) โดยพลังงานที่ดูดกลืนถูกนำไปใช้ในการเคลื่อนที่ของอิเล็กตรอนวง

นอกเหนือจากอิเล็กตรอนที่เคลื่อนที่ง่ายจากระดับพลังงานต่ำสู่ระดับพลังงานสูง การเคลื่อนที่แบบต่างๆของอิเล็กตรอนแสดงในภาพไดอะแกรม (รูปที่ 2)

สารประกอบเชิงซ้อนของไมโอโกลบินในแบบต่างๆ ได้แก่ oxymyoglobin (oxygen-bound myoglobin), carboxymyoglobin (carbonmonoxide-bound myoglobin), metmyoglobin (Fe (III) myoglobin) และ deoxymyoglobin (Fe(II) myoglobin) มีระดับพลังงานภายในโมเลกุลต่างกัน จึงดูดกลืนแสงได้ดีที่สุดที่ความยาวคลื่น ( $\lambda_{\max}$ ) ต่างกัน สามารถอาศัยสมบัตินี้เพื่อใช้วิเคราะห์ปริมาณด้วยเทคนิค visible absorption spectrophotometry ได้



รูปที่ 2 ไดอะแกรมการเคลื่อนที่แบบต่างๆของอิเล็กตรอนในโมเลกุลเมื่อมีการดูดกลืนแสงในช่วงยูวี-วิสิเบิล

เครื่อง UV-Visible absorption spectrophotometer จะแสดงผลออกมาเป็นค่าการดูดกลืนแสง (Absorbance, A) ณ ค่าความยาวคลื่น (wavelength,  $\lambda$ ) หนึ่งๆ โดยมีความสัมพันธ์ระหว่างค่าการดูดกลืนแสงกับความเข้มข้นของสารละลายเป็นไปตามกฎของเบียร์ (Beer's law)

Beer's law:  $A = \epsilon bc$

โดย A = absorbance,  $\epsilon$  = absorptivity, b = ความกว้างของ cuvet, c = ความเข้มข้นของสารละลาย

ค่าการดูดกลืนแสงของของผสมจะเท่ากับผลรวมของค่าการดูดกลืนแสงขององค์ประกอบของของผสมเช่นกัน ตัวอย่างเช่น สารละลายผสมระหว่าง carboxymyoglobin และ deoxymyoglobin จะมีค่าการดูดกลืนแสงของของผสมที่ความยาวคลื่นหนึ่งเป็นดังสมการ 1

$$A(\text{รวม}) = A \text{ จาก carboxymyoglobin} + A \text{ จาก deoxymyoglobin} \quad \dots(1)$$

### Gas Chromatography-Mass Spectrometry

เครื่อง Gas chromatograph ที่มีเครื่องตรวจวัดแบบ Mass spectrometer นั้น เป็นเครื่องมือขั้นสูงที่วิเคราะห์ให้ได้แม่นยำและยืนยันเอกลักษณ์ของสารได้พร้อมกัน ประกอบไปด้วย 2 ส่วน คือ ส่วนของเครื่อง Gas chromatograph (GC) ซึ่งเป็นส่วนที่ทำหน้าที่ในการแยกองค์ประกอบของสารที่มีอยู่ในตัวอย่างให้ออกมาทีละองค์ประกอบก่อนที่จะเข้าสู่ เครื่องตรวจวัด และอีกส่วนคือ เครื่อง Mass spectrometer (MS) ซึ่งจะทำหน้าที่เป็นเครื่องตรวจวัดในการตรวจสอบดูว่า องค์ประกอบต่างๆ ที่ผ่านออกมาจากเครื่อง GC นั้น มีมวลต่อประจุ (mass/charge, m/z) เป็นเท่าไร เพื่อที่จะได้สามารถบอกได้ว่าเป็นสารชนิดใด และมีปริมาณเท่าใด

### สมมติฐานและงานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

Smulevich และคณะ ได้ใช้เทคนิคสเปกโตรสโคปีเพื่อวิเคราะห์หาปริมาณไมโอโกลบิน เนื่องจากไมโอโกลบินมีทั้งหมด 4 รูปแบบ คือ deoxymyoglobin, oxymyoglobin, metmyoglobin, carboxymyoglobin ซึ่งสามารถดูดกลืนแสงในช่วงวิสิเบิลได้ โดยจะดูดกลืนแสงได้มากที่สุดที่ความยาวคลื่น 431, 414, 406 และ 420 nm ตามลำดับ การวิเคราะห์สารทั้งสี่ให้ได้ผลพร้อมกันในการวิเคราะห์ครั้งเดียวด้วยเทคนิค visible absorption spectrophotometry นั้นสามารถทำได้โดยใช้เทคนิคการวัดการดูดกลืนแสงของสารละลายผสมที่ความยาวคลื่นหลายค่า โดยผลที่รายงานนั้นแสดงออกมาในรูปของค่าการดูดกลืนแสง โดยในงานวิจัยนี้การคำนวณหาปริมาณคาร์บอนมอนอกไซด์ในเนื้อปลาทูน่าทำได้โดยการแทนค่าในสูตร

$$\lambda_{co} = \frac{[A_{(420)} \times 0.78] - [A_{(431)} \times 0.67]}{[A_{(420)} \times 0.32] + [A_{(431)} \times 0.55]}$$

โดย  $\lambda_{co}$  คือ เศษส่วนของคาร์บอนซิงไมโอโกลบินในไมโอโกลบินทั้งหมด

$A_{(420)}$  คือ ค่าการดูดกลืนแสงรวมของสารละลายผสมที่ความยาวคลื่น 420 นาโนเมตร

และ  $A_{(431)}$  คือ ค่าการดูดกลืนแสงรวมของสารละลายผสมที่ความยาวคลื่น 431 นาโนเมตร

หรือการหาค่าสัดส่วนระหว่าง ค่าการดูดกลืนแสงที่ 420 นาโนเมตรส่วนด้วยค่าการดูดกลืนแสงที่ 431 นาโนเมตร ถ้าค่าสัดส่วนที่ได้มีค่ามากกว่า 0.88 แสดงว่าเนื้อปลาทูน่านั้นผ่านการเก็บรักษาโดยใช้ก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์

ปัญหาในการตรวจวิเคราะห์ด้วยเทคนิค Visible absorption spectrometry คือ สารละลายของบัฟเฟอร์ที่มีไมโอโกลบินนั้นมิได้เป็นสารละลายที่แท้จริง อาจจัดเป็นสารละลายคอลลอยด์ ทำ

ให้มีการกระเจิงของแสงเข้ามารบกวนการดูดกลืนแสง ทำให้เกิดความผิดพลาดในการวัดค่าการดูดกลืนแสง และน้ำเลือดจากเนื้อสัตว์แต่ละชนิดมีความหนาแน่นหรือความเข้มข้นต่างกัน จึงมีความจำเป็นต้องหาค่า absorptivity ของไมโอโกลบินชนิดต่างๆ ในเลือดแต่ละชนิดที่ได้มาจากเนื้อสัตว์ต่างชนิด

เทคนิค Visible absorption spectrometry เป็นเทคนิคที่ง่าย รวดเร็ว แต่มีความแม่นยำต่ำ เนื่องจากการรบกวนจากเมทริกซ์ จึงได้พิสูจน์ความใช้ได้ของเทคนิคนี้โดยเทียบกับเทคนิค Gas Chromatography/Mass Spectrometry -- Selected Ion Monitoring (SIM) mode ซึ่งเป็นเทคนิคที่มีความแม่นยำสูง ทั้งปริมาณวิเคราะห์และพิสูจน์เอกลักษณ์

<sup>2</sup>Collin R. และคณะได้ทำการทดลองหาปริมาณคาร์บอนมอนอกไซด์ในเนื้อปลาทูน่าและเนื้อปลา mahi-mahi โดยเทคนิค GC-MS-full scan mode ซึ่งผู้วิจัยได้ใช้กรดซัลฟิวริกเป็นตัวปลดปล่อยก๊าซ ที่ 70 องศาเซลเซียส จะเกิดการปลดปล่อยก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ออกมา แล้วฉีดก๊าซเข้าเครื่อง GC ด้วยไซรินจ์ปริมาตร 100  $\mu\text{L}$  ซึ่งพบว่าในเนื้อปลาทูน่าและเนื้อปลา mahi-mahi สด มีปริมาณคาร์บอนมอนอกไซด์เท่ากับ 150 และ 100 ng/g ตามลำดับ แต่เนื้อปลาทูน่าที่ผ่านก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ใน vacuum-packed ที่ได้มาจากหลายๆ แหล่ง พบว่ามีค่าใกล้เคียงหรือมากกว่า 1  $\mu\text{g/g}$  ในขณะที่เนื้อปลา mahi-mahi ที่ผ่านก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์นั้นมีปริมาณคาร์บอนมอนอกไซด์อยู่ในช่วง 500 ng/g ซึ่งความแตกต่างของปริมาณคาร์บอนมอนอกไซด์ของเนื้อปลาสดและที่ผ่านก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์นั้นเป็นเท่าตัว

### 3.3 สารเคมีที่ใช้

1. Sodium dithionite ( $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$ ), analytical grade : Sigma – Aldrich
2. Potassium hexacyanoferrate (III) , analytical grade: Merck
3. Phosphate buffer pH 7 , analytical grade, deoxygenated: Merck
4. Conc. Sulfuric acid ( $\text{H}_2\text{SO}_4$ ), analar grade : Merck
5. 10 reversed osmosis (R.O.) : Millipore system

### เครื่องมือและอุปกรณ์ที่ใช้

1. UV- visible absorption spectrophotometer : Hewlett Packard รุ่น HP-8453
2. Gas chromatograph : Agilent รุ่น 6890 N
3. Mass selective detector : Agilent รุ่น 5973
4. Headspace sampler : Agilent รุ่น 7694
5. Solid Phase Extraction (SPE) Manifolds : Supelco

### 3.4 การทดลอง

#### 3.4.1 การวิเคราะห์ด้วยเทคนิค headspace gas chromatography-mass spectrometry

##### 3.4.1.1 การเตรียมสารละลาย

สารละลาย Potassium hexacyanoferrate (III),  $K_3[Fe(CN)_6]$  เข้มข้น 20 % w/v

ชั่ง  $K_3[Fe(CN)_6]$  10 g ละลายในน้ำ R.O. จนมีปริมาตร เป็น 50 mL ในขวดวัดปริมาตร เก็บไว้ในขวดแก้วและน้ำแช่ตู้เย็น (ประมาณ 18 °C)

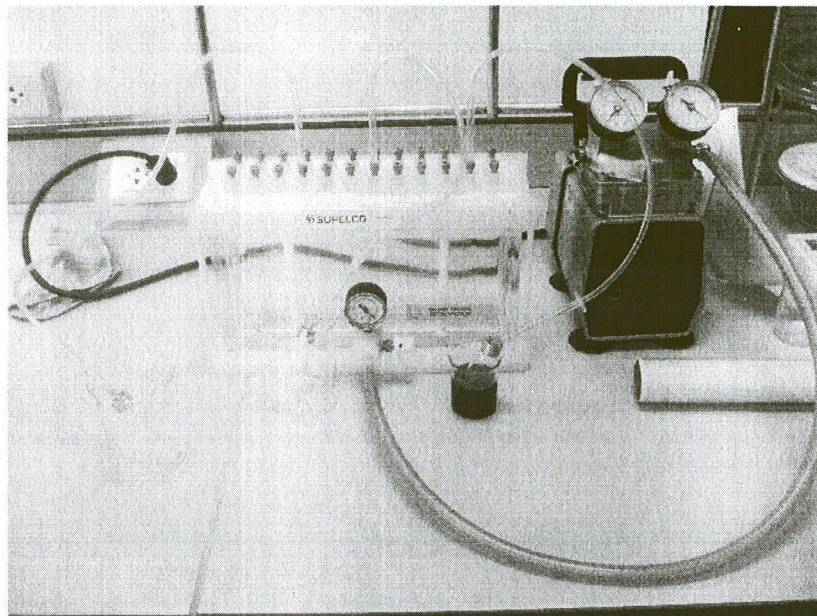
สารละลายซัลฟิวริก,  $H_2SO_4$  ความเข้มข้น 5 M

ตวง Conc.  $H_2SO_4$  88 mL เติมลงในน้ำ R.O. 200 mL แล้วจึงปรับปริมาตรด้วยน้ำ R.O. จนมีปริมาตรเป็น 300 mL เก็บไว้ในขวดแก้วที่ปิดสนิท

##### 3.4.1.2 การเตรียมตัวอย่าง

วิธีการเตรียมตัวอย่างเพื่อวิเคราะห์ด้วยเทคนิค headspace GC-MS

1. นำปลาหมึกแช่แข็งมาทำให้ละลายโดยคงอยู่ในบรรจุภัณฑ์พลาสติกเดิมจะมีน้ำเลือดออกมา
  2. นำน้ำเลือดปลาหมึกมา 2.00 mL ใส่ใน headspace vial ขนาด 20 mL ปิดฝาให้สนิท
  3. นำไปดูดอากาศในขวดออก โดยอาศัย SPE Manifolds จัดอุปกรณ์ดังรูปที่ 3 จนความดันลดลงเป็น 15 นิ้วปรอท เป็นเวลาประมาณ 10-15 นาที
  4. เติม 5 M  $H_2SO_4$  ปริมาณ 3 mL ลงใน headspace vial โดยการฉีดด้วยไซริงค์ผ่าน septum จากนั้น vortex mix จนผสมกันดี
  5. นำไปวิเคราะห์ด้วยเทคนิค headspace GC-MS ทันที
- หมายเหตุ ขั้นตอนที่ 4-5 เมื่อทำแล้วต้องนำไปวิเคราะห์ทันที



รูปที่ 3 การจัดอุปกรณ์ SPE Manifolds เพื่อดูดอากาศเหนือสารละลายตัวอย่างออก

#### 3.4.1.3 วิธีการวิเคราะห์

สถานะของ headspace sampler ที่ใช้ มีดังนี้

Equilibration time: 15 min พร้อมเขย่า

Injection (purging) time: 5 min

Temperature: 70 °C

สถานะของ GC ที่ใช้ มีดังนี้

Carrier gas, flow rate: helium gas, 1.5 mL/min

Oven temperature: 40 °C

Column: HP PLOT MOLSIEVE capillary column 30 m × 0.322 mm i.d. × 12 μm

(J&W Scientific)

Detector: Single quadrupoles mass spectrometer

สถานะของ MS ที่ใช้ มีดังนี้

Detector mode: SIM (selected ion monitoring), ที่ m/z 32 (0-5 min), m/z 28 (5.01-10 min)

Dwell time: 150 msec

Electron ionization (EI) mode: 70 eV

Solvent delay: 1 min

Transfer line temperature: 280 °C

#### 3.4.1.4 ผลการทดลอง

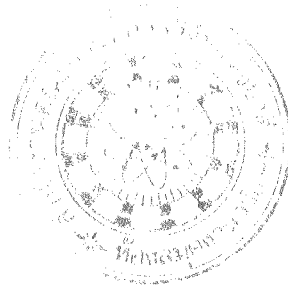
การศึกษาชนิดตัวปลดปล่อยก๊าซที่เหมาะสมสำหรับเทคนิค headspace GC-MS

นำเนื้อสัตว์แช่แข็งหลายชนิดในบรรจุภัณฑ์แบบต่างๆ โดยมีรายละเอียดดังนี้

| ชนิดและลักษณะของตัวอย่าง                        | รหัสตัวอย่าง |
|-------------------------------------------------|--------------|
| ปลาทูน่าแช่แข็งในบรรจุภัณฑ์พลาสติกตัดแปรรวอากาศ | TT           |
| เนื้อหมูแช่แข็งในบรรจุภัณฑ์พลาสติกตัดแปรรวอากาศ | TP           |
| เนื้อวัวแช่แข็งในบรรจุภัณฑ์พลาสติกตัดแปรรวอากาศ | TB           |

นำเนื้อสัตว์แช่แข็งและยังคงอยู่ในบรรจุภัณฑ์ดั้งเดิม มาตั้งทิ้งไว้ให้ละลาย ซึ่งจะมีน้ำเล็ดออกมา ใช้ไซริงค์เจาะผ่านบรรจุภัณฑ์พลาสติกเพื่อคูดน้ำเล็ดออกมาเก็บไว้ในขวดที่มีฝาปิดสนิท เพื่อแบ่งใช้ต่อไป เปิดน้ำเล็ดที่ได้มา 2.00 มิลลิลิตร ใส่ใน headspace vial นำไป vacuum เพื่อคูดอากาศในขวดออกโดยอาศัย SPE Manifolds จากนั้นเติมตัวปลดปล่อยก๊าซ ผ่าน septum โดยใช้ไซริงค์ vortex-mix จนสารผสมเข้ากันดี ตัวปลดปล่อยก๊าซที่พิจารณาเอามาทดลองใช้คือ 5 M  $\text{H}_2\text{SO}_4$  และ 20%w/v  $\text{K}_3[\text{Fe}(\text{CN})_6]$  นำไปวิเคราะห์ด้วยเทคนิค headspace GC-MS ทั้งนี้ ผลการวิเคราะห์แสดงในตารางที่ 1

ก่อนการวิเคราะห์ตัวอย่าง ได้ทดสอบระบบการเตรียมตัวอย่างว่าได้คูดอากาศที่มีอยู่ในขวดออกหมดหรือไม่ ถ้าหากไม่หมดอาจมีผลต่อความถูกต้องของการวิเคราะห์ โดยนำน้ำเล็ดมามเตรียมเป็นแบบลงค์ โดยเตรียมเช่นเดียวกับตัวอย่างวิเคราะห์ แต่ไม่เติมตัวปลดปล่อยก๊าซ ทำให้ไม่มีก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์และออกซิเจนปลดปล่อยออกมาจากเลือด นำแบบลงค์ไปวิเคราะห์ด้วยเทคนิค headspace GC-MS ปรากฏว่าไม่พบทั้งคาร์บอนมอนอกไซด์และออกซิเจน ซึ่งยืนยันได้ว่าการคูดอากาศในขวดออกก่อนที่จะปลดปล่อยก๊าซออกมาจากเลือด ทำให้ผลการวิเคราะห์ถูกต้อง ซึ่งไม่มีการรบกวนจากอากาศที่มีอยู่เดิมในขวด



ตารางที่ 1 แสดงการเปรียบเทียบ % CO ที่ใช้ Sulfuric acid และ Potassium

hexacyanoferrate(III) เป็นตัวปลดปล่อยก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์

| สารตัวอย่าง | % CO          |                                 |
|-------------|---------------|---------------------------------|
|             | Sulfuric acid | Potassium hexacyanoferrate(III) |
| TT          | 67.45         | 74.74                           |
| TP          | 63.52         | 74.31                           |
| TB          | 66.32         | 76.34                           |

$$\text{หมายเหตุ \% CO คือ } \frac{\text{พื้นที่พีคของ CO}}{\text{พื้นที่พีคของ CO} + \text{พื้นที่พีคของ O}_2} \times 100$$

จากการศึกษาชนิดตัวปลดปล่อยก๊าซที่เหมาะสมที่สุดในการวิเคราะห์ด้วยเทคนิค headspace GC-MS พบว่า %CO ที่วิเคราะห์ได้เมื่อใช้ potassium hexacyanoferrate (III) สูงกว่าเมื่อใช้ sulfuric acid แสดงว่า potassium hexacyanoferrate (III) เป็นตัวปลดปล่อยก๊าซที่ดีกว่ากรดซัลฟิวริก

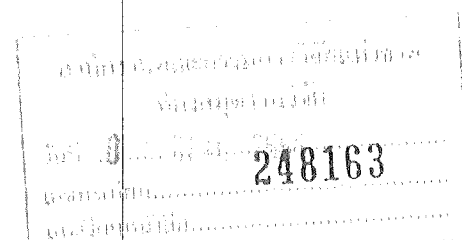
การวิเคราะห์เนื้อสัตว์แช่แข็งด้วยเทคนิค headspace GC-MS โดยใช้ potassium hexacyanoferrate (III) เป็นตัวปลดปล่อยก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์

ทำการเตรียมตัวอย่างเช่นเดียวกับข้างต้น แต่ตัวปลดปล่อยก๊าซที่เลือกใช้ คือ potassium hexacyanoferrate (III)

ตารางที่ 2 ผลการวิเคราะห์ปริมาณก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ ด้วยเทคนิค headspace GC/MS

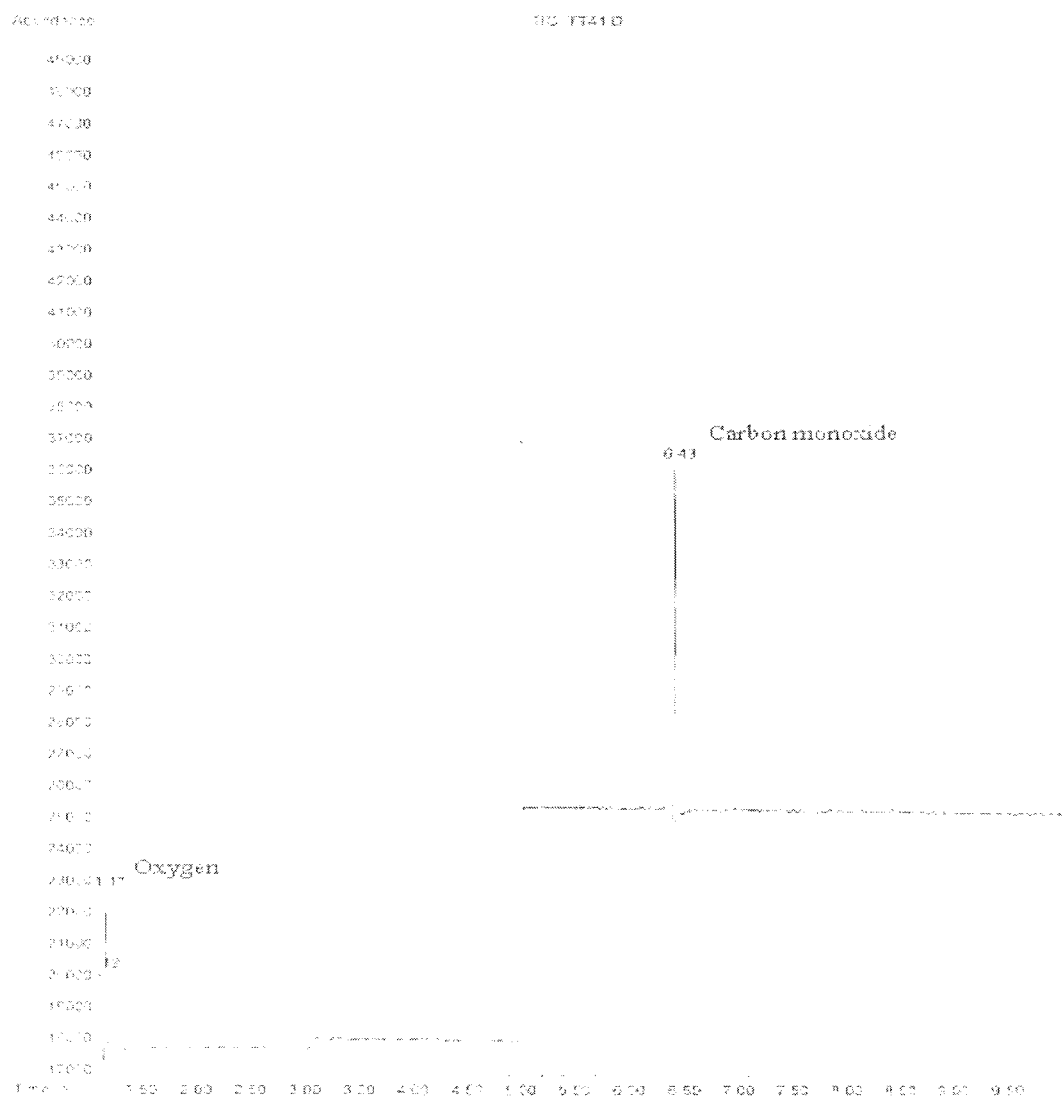
โดยใช้ potassium hexacyanoferrate (III)

| ชนิดตัวอย่าง | % CO  | %CO เฉลี่ย     | % RSD |
|--------------|-------|----------------|-------|
| TT           | 76.28 | 74.74<br>(N=5) | 3.00  |
|              | 75.78 |                |       |
|              | 75.88 |                |       |
|              | 74.92 |                |       |
|              | 70.82 |                |       |
| TP           | 71.66 | 74.31<br>(N=3) | 8.59  |
|              | 76.05 |                |       |

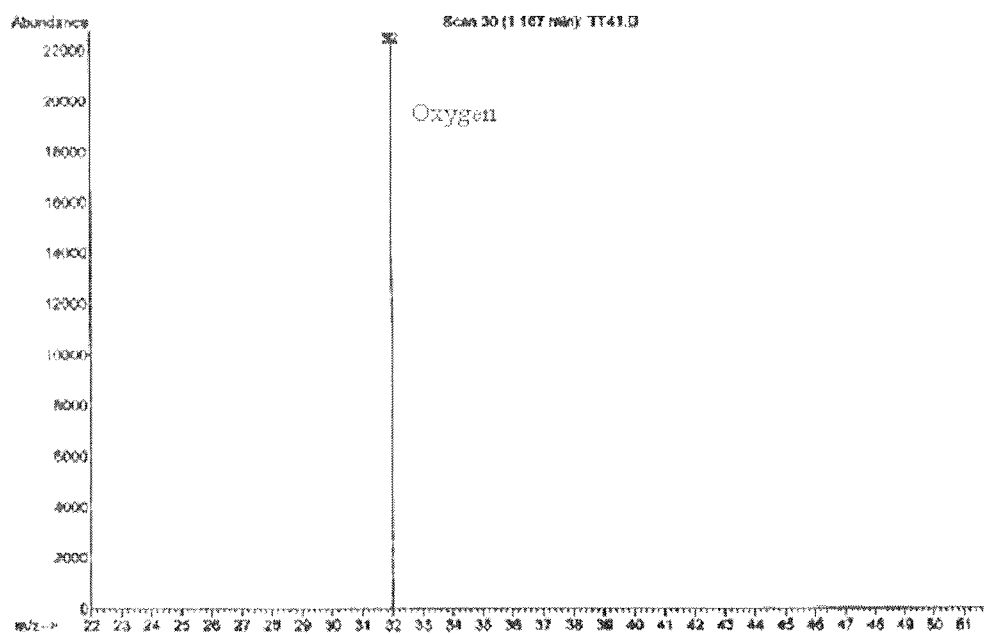


|    |       |                |      |
|----|-------|----------------|------|
|    | 75.22 |                |      |
| TB | 76.31 | 76.34<br>(N=3) | 0.14 |
|    | 76.46 |                |      |
|    | 76.25 |                |      |

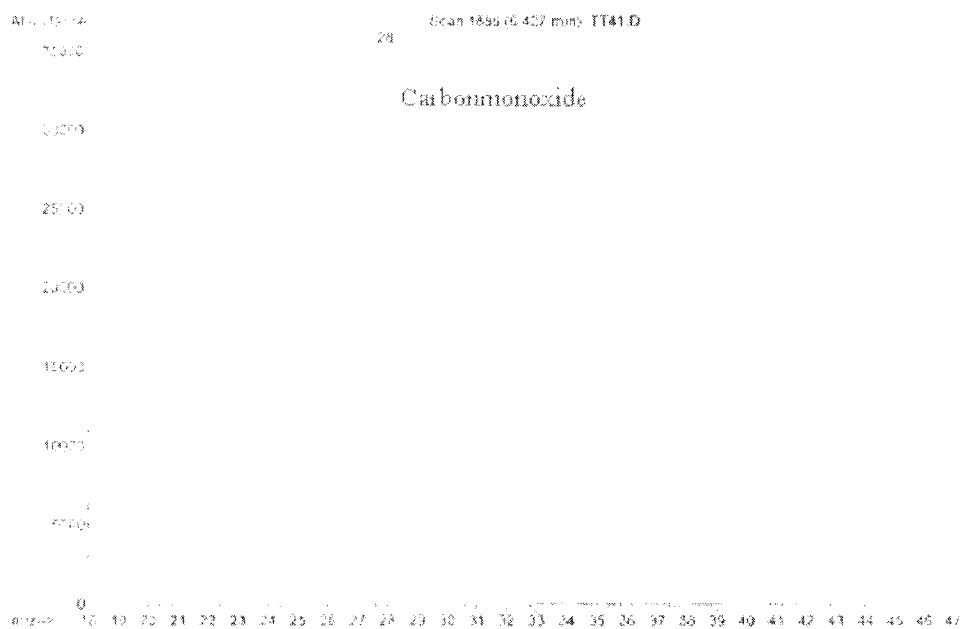
ตัวอย่างโครมาโทแกรม และข้อมูลต่างๆ แสดงในรูปที่ 4, 5, 6, และตารางที่ 3



รูปที่ 4 ตัวอย่างโครมาโทแกรมของ treated tuna



รูปที่ 5 ตัวอย่างแมสสเปกตรัมของ oxygen จาก treated tuna



รูปที่ 6 ตัวอย่างแมสสเปกตรัมของ carbon monoxide จาก treated tuna

ตารางที่ 3 ข้อมูลที่ได้จากการวิเคราะห์ตัวอย่างเนื้อสัตว์แช่แข็งในบรรจุภัณฑ์ตัดแปรร  
บรรยากาศ ด้วยเทคนิค headspace GC-MS

| ชนิดตัวอย่าง  | Retention time | Peak area | % of total |
|---------------|----------------|-----------|------------|
| TT ครึ่งที่ 1 | 1.170          | 35297     | 23.72      |
|               | 6.430          | 113514    | 76.28      |
| TT ครึ่งที่ 2 | 1.170          | 35668     | 24.22      |
|               | 6.430          | 111595    | 75.78      |
| TT ครึ่งที่ 3 | 1.170          | 34560     | 24.12      |
|               | 6.430          | 108726    | 75.88      |
| TT ครึ่งที่ 4 | 1.170          | 35379     | 25.07      |
|               | 6.430          | 105738    | 74.92      |
| TT ครึ่งที่ 5 | 1.169          | 39449     | 29.18      |
|               | 6.430          | 95763     | 70.82      |
| TP ครึ่งที่ 1 | 1.169          | 40047     | 28.34      |
|               | 6.430          | 101273    | 71.66      |
| TP ครึ่งที่ 2 | 1.169          | 30508     | 23.95      |
|               | 6.430          | 96886     | 76.05      |
| TP ครึ่งที่ 3 | 1.170          | 30855     | 24.78      |
|               | 6.430          | 93667     | 75.22      |
| TB ครึ่งที่ 1 | 1.170          | 28640     | 23.69      |
|               | 6.430          | 92230     | 76.31      |
| TB ครึ่งที่ 2 | 1.170          | 29155     | 23.54      |
|               | 6.430          | 94693     | 76.46      |
| TB ครึ่งที่ 3 | 1.170          | 29733     | 23.75      |
|               | 6.430          | 95441     | 76.25      |

### 3.4.2 การวิเคราะห์ด้วยเทคนิค Visible absorption spectrophotometry

#### 3.4.2.1 การเตรียมสารละลาย

สารละลาย Sodium dithionite,  $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$  เข้มข้น 20 mg/mL

ชั่ง  $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$  0.4002 g ละลายในน้ำ R.O. 20 mL และเตรียมใหม่ทุกครั้ง เมื่อต้องการใช้

#### 3.4.2.2 การเตรียมตัวอย่าง

วิธีการเตรียมตัวอย่าง เพื่อวิเคราะห์ด้วยเทคนิค Visible absorption spectrophotometry

1. นำน้ำเลือดปลาที่ละลายออกมา 200  $\mu\text{L}$  ใส่ในหลอดทดลอง
2. เติมสารละลาย  $\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_4$  10  $\mu\text{L}$
3. เติม phosphate buffer pH 7 ปริมาตร 3.00 mL แล้ว vortex mix เพื่อให้เป็นสารละลายเนื้อเดียว
4. เทสารละลายใส่ลงใน cuvette แล้วนำไปวิเคราะห์ ด้วยเครื่อง UV-Visible spectrophotometer

#### 3.4.2.3 วิธีวิเคราะห์

1. นำตัวอย่างที่เตรียมไปวิเคราะห์ ด้วยเครื่อง UV-visible absorption spectrophotometer ใช้เทคนิควิเคราะห์แบบ double wavelengths ที่ 420 nm และ 431 nm โดย blank ที่ใช้คือ phosphate buffer pH 7.0 ที่ผ่านการฟั่นด้วยก๊าซไนโตรเจน เพื่อไล่ก๊าซออกซิเจนออก
2. วัดค่าการดูดกลืนแสงที่ความยาวคลื่น 420 nm และ 431 nm

$$3. \text{ คำนวณหา ค่า } \chi_{\text{co}} \text{ โดยใช้สูตร } \chi_{\text{co}} = \frac{[A_{(420)} \times 0.78] - [A_{(431)} \times 0.67]}{[A_{(420)} \times 0.32] + [A_{(431)} \times 0.55]}$$

$$\chi_{\text{co}} (\%) = \chi_{\text{co}} \times 100$$

#### การหาปริมาณของตัวรีดิวซ์โซเดียมไดไทโอไนต์ที่เหมาะสม

งานในส่วนนี้ต้องการหาปริมาณสารละลายโซเดียมไดไทโอไนต์ที่เหมาะสม เพื่อรีดิวซ์น้ำเลือดตัวอย่าง โดยโซเดียมไดไทโอไนต์ทำหน้าที่รีดิวซ์ oxy-myoglobin และ met-myoglobin ให้เป็น deoxy-myoglobin ซึ่งดูดกลืนแสงได้ดีที่ 431 nm ในการทดลองใช้โซเดียมไดไทโอไนต์เข้มข้น 20 mg mL ปริมาตร 10, 20, 30  $\mu\text{L}$  ต่อน้ำเลือด 200  $\mu\text{L}$  และเปรียบเทียบผลการวิเคราะห์ที่ได้ แสดงดังตารางที่ 4

ตารางที่ 4  $\chi_{co}$  ที่วิเคราะห์ได้เมื่อใช้ตัวรีดิวซ์ปริมาณต่างๆ

| น้ำกลั่น<br>( $\mu\text{L}$ ) | บัฟเฟอร์<br>( $\mu\text{L}$ ) | โซเดียมไดไทโอไนต์ ( $\mu\text{L}$ ) | ค่าการดูดกลืนแสง |         | $\chi_{co}$<br>(%) |
|-------------------------------|-------------------------------|-------------------------------------|------------------|---------|--------------------|
|                               |                               |                                     | 420 nm           | 431 nm  |                    |
| 200                           | 3                             | 10                                  | 0.99800          | 0.89947 | 21.59              |
| 200                           | 3                             | 20                                  | 1.01420          | 0.91497 | 21.51              |
| 200                           | 3                             | 30                                  | 1.32300          | 1.22240 | 19.43              |

ผลการทดลองแสดงให้เห็นว่า ปริมาณของคาร์บอนมอนอกไซด์ ( $\chi_{co}$ ) ไม่ได้แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ เมื่อปรับปริมาณของสารละลายโซเดียมไดไทโอไนต์ที่ใช้ จึงสรุปได้ว่าปริมาณสารละลายโซเดียมไดไทโอไนต์ (20 mg/mL) ปริมาตร 10  $\mu\text{L}$  เพียงพอที่จะรีดิวซ์น้ำเลือดได้อย่างสมบูรณ์ จึงเลือกเป็นปริมาณที่ใช้ในการวิเคราะห์ต่อไป

#### การวิเคราะห์ด้วยเทคนิค Visible absorption spectrophotometry

นำเนื้อสัตว์แช่แข็งหลายชนิดในบรรจุภัณฑ์แบบต่างๆ โดยมีรายละเอียดดังนี้

| ชนิดและลักษณะของตัวอย่าง                        | รหัสตัวอย่าง |
|-------------------------------------------------|--------------|
| ปลาทูน่าสด                                      | FT           |
| ปลาอินทรีสด                                     | FF           |
| ปลาทูน่าแช่แข็งในบรรจุภัณฑ์พลาสติกคัดแปรรวอากาศ | TT           |
| เนื้อหมูสด                                      | FP           |
| เนื้อหมูแช่แข็งในบรรจุภัณฑ์พลาสติกคัดแปรรวอากาศ | TP           |
| เนื้อวัวสด                                      | FB           |
| เนื้อวัวแช่แข็งในบรรจุภัณฑ์พลาสติกคัดแปรรวอากาศ | TB           |

นำเนื้อสัตว์แช่แข็งและยังคงอยู่ในบรรจุภัณฑ์ดั้งเดิม มาตั้งทิ้งไว้ให้ละลาย ซึ่งจะมีน้ำเลือดออกมา ใช้ไซริงค์เจาะผ่านบรรจุภัณฑ์พลาสติก เพื่อคูดน้ำเลือดออกมาเก็บไว้ในขวดที่มีฝาปิดสนิท เพื่อแบ่งใช้ต่อไป ปิเปิดน้ำเลือดที่ได้มา 200  $\mu\text{L}$  ใส่ในหลอดทดลองหรือขวดแก้วรูปทรงกระบอกขนาดเล็ก ปิเปิดสารละลายบัฟเฟอร์ pH 7 ที่ผ่านการไล่ก๊าซออกซิเจนออกหมดแล้ว ปริมาตร 3.00 mL เขย่าให้ผสมกัน ปิเปิดสารละลายโซเดียมไดไทโอไนต์ 10  $\mu\text{L}$  นำไป vortex-mix ให้เข้ากันดี ถ่ายสารละลายที่ได้ใส่ cuvette สำหรับการวัดค่าการดูดกลืนแสงที่ 420 nm และ 431

nm ได้ผลดังแสดงในตารางที่ 5

ตารางที่ 5 ผลการวิเคราะห์ปริมาณก๊าซคาร์บอนมอนอกไซด์ด้วยเทคนิค Visible absorption spectrophotometer

| ตัวอย่าง | Absorbance              |                         | $\chi_{co}$ (%) | $\chi_{co}$ เฉลี่ย(%) | % RSD |
|----------|-------------------------|-------------------------|-----------------|-----------------------|-------|
|          | 420 nm                  | 431 nm                  |                 |                       |       |
| FT       | 1.34260                 | 0.95809                 | 42.37           | 39.97<br>(N=3)        | 5.98  |
|          | 1.78090                 | 1.34720                 | 37.59           |                       |       |
|          | 1.61620                 | 1.18460                 | 39.95           |                       |       |
| TT       | 3.97540                 | 2.20250                 | 65.43           | 56.55<br>(N=5)        | 8.89  |
|          | 3.89390                 | 2.45760                 | 53.53           |                       |       |
|          | 3.45610                 | 2.17890                 | 53.63           |                       |       |
|          | 3.77230                 | 2.33060                 | 55.48           |                       |       |
|          | 3.25140                 | 2.02600                 | 54.70           |                       |       |
| FP       | 0.36480                 | 0.20907                 | 62.34           |                       |       |
| TP       | $1.4083 \times 10^{-2}$ | $7.9780 \times 10^{-3}$ | 137.62          |                       |       |
| FB       | 1.47150                 | 0.72187                 | 76.52           |                       |       |
| TB       | 1.86080                 | 0.77661                 | 91.05           |                       |       |
| FF       | 2.27480                 | 2.15220                 | 17.39           |                       |       |

## เอกสารอ้างอิง

1. Smulevich, G., Droghetti, E., Focardi, C., Coletta, M., Ciaccio, C. and Nocentini, M., "A rapid spectroscopic method to detect the fraudulent treatment of tuna fish with carbon monoxide" *Food Chemistry* 101,(2007) :1071-1077.
2. Anderson, C.R. and Wu, W., "Analysis of carbon monoxide in commercially treated tuna (*Thunnus spp.*) and mahi-mahi (*Coryphaena hippurus*) by gas chromatography/mass spectroscopy" *J. Agric. Food Chem.* 53, (2005):7019-7023.
3. Martínez, L., Djenane, D., Cilla, I., Beltran, J.A. and Roncales, P., "Effect of different concentrations of carbon dioxide and low concentration of carbon monoxide on the shelf-life of fresh pork sausages packaged in modified atmosphere" *Meat Science* 71,(2005):563-570.
4. Wilkinson, B.H.P., Janz, J.A.M., Morel, P.C.H., Purchas, R.W. and Hendriks, W.H. "The effect of modified atmosphere packaging with carbon monoxide on the storage quality of master-packaged fresh pork" *Meat Science* 73,(2006):605-610.
5. Wicklund, R.A., Paulson, D.D., Tucker, E.M., Stetzer, A.J., DeSantos, F., Rojas, M., MacFarlane, B.J. and Brewer, M.S. "Effect of carbon monoxide and high oxygen modified atmosphere packaging and phosphate enhanced, cased-ready pork chops" *Meat Science* 74,(2006):704-709.
6. Seyfert, M., Mancini, R.A., Hunt, M.C., Tang, J., and Faustman, C., "Influence of carbon monoxide in package atmospheres containing oxygen on colour, reducing activity, and oxygen consumption of five bovine muscles" *Meat Science* 75,(2007):432-442.
7. Czogala, J., Wardas, W. and Goniewicz, M.L., "Determination of low carboxyhemoglobin blood levels by gas chromatography" *Analytica Chimica Acta* 556,(2006):295-300.

## 4. งานตามโครงการที่จะทำในงวดระยะยาวต่อไป

ดังแสดงในตารางในหัวข้อที่ 2

## 5. คำชี้แจงเกี่ยวกับอุปสรรคหรือปัญหา

1. แก๊สคาร์บอนมอนอกไซด์เป็นแก๊สที่ประเทศไทยจัดว่าเป็นยุทธปัจจัย การสั่งซื้อต้องเสนอขออนุมัติจากกระทรวงกลาโหม
2. การเตรียมก๊าซมาตรฐานที่มีสัดส่วนต่างๆ ทำได้ยากเนื่องจากการเตรียมที่เกี่ยวข้องกับก๊าซต้องมีอุปกรณ์พิเศษ เพราะก๊าซแพร่ได้ง่ายและรวดเร็ว และไม่มีบริษัทตัวแทนจำหน่ายสารเคมีมาตรฐานใดในประเทศไทยที่ส่งเข้ามาจำหน่าย เนื่องจากการขนส่งทางอากาศไม่อนุญาตให้ขนส่งก๊าซ
3. ตัวอย่างเนื้อสัตว์แช่แข็งที่บรรจุในบรรจุภัณฑ์ดัดแปรบรรยากาศที่มีขายภายในประเทศ จะไม่มีการให้ข้อมูลโดบนภาชนะบรรจุ ต้องอาศัยการสังเกตและคาดคะเนจากลักษณะภายนอกของเนื้อสัตว์ เช่นมีสีแดงมากผิดปกติ

#### 6. งบประมาณที่ได้ใช้จ่ายไปแล้วนับตั้งแต่เริ่มโครงการ

| รายการ                                                         | งบประมาณที่ได้รับ<br>(บาท) | ค่าใช้จ่ายที่เกิดขึ้นในปี 52<br>(บาท) | งบประมาณ<br>คงเหลือ<br>(บาท) |
|----------------------------------------------------------------|----------------------------|---------------------------------------|------------------------------|
| ก. หมวดค่าจ้าง<br>- ค่าจ้างผู้ช่วยวิจัย<br>ระดับปริญญาตรี 2 คน | 91,560                     | 91,560                                | ----                         |
| ข. หมวดค่าวัสดุ                                                | 85,000                     | ----                                  | 85,000                       |
| ค. หมวดค่าใช้สอย                                               | 3,440                      | ----                                  | 3,440                        |
| ง. หมวดค่าครุภัณฑ์                                             | ----                       | ----                                  | ----                         |
| ค่าบริหารโครงการ                                               | ----                       | ----                                  | ----                         |
| รวมทั้งสิ้น                                                    | 180,000                    | 91,560                                | 88,440                       |

