



เรื่อง

245 30 fa

กรรมวิธีที่เหมาะสมในการสกัดไขมันจากตับปลาทูน่า

(Optimal Processing for Lipid Extraction from Tuna Liver)

โดย

100 0/6 ผศ. มณฑิตา มีนุ่น

100 0/6 ผศ. เสาวลักษณ์ จิตรบรรเจิดกุล

ภาควิชาเทคโนโลยีอาหาร คณะอุตสาหกรรมเกษตร

100 2/6 มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ วิทยาเขตหาดใหญ่

Order Key 16493

BIB Key 117860

150 3210

เลขหมู่	TP148 65 L52 W43
เลขทะเบียน	2541 ก. 1
	19 ต.ค. 2541

## บทคัดย่อ

การศึกษากรรมวิธีการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ คือ ทูน่าพันธุ์โอแถบ ทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง และทูน่าพันธุ์ครีบบยาว ที่สกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์โดยวิธีการใช้ ซอคเคเลต วิธี Bligh and Dyer และวิธีการใช้อิน้ำ พบว่าการสกัดโดยวิธีการใช้ซอคเคเลต มีชนิดตัวทำละลายอินทรีย์ที่เหมาะสมในสกัด คือ อะซิโตน สภาวะที่เหมาะสมในการสกัด คือ การใช้อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย เท่ากับ 1:5 อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ คือ อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส ระยะเวลา 9 ชั่วโมง สำหรับตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง และตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบบยาว คือ อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส ระยะเวลา 9 ชั่วโมง และผลผลิตของน้ำมันของน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเคเลตมีปริมาณสูงกว่าผลผลิตจากการสกัดโดยวิธี Bligh and Dyer โดยน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเคเลตจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง และตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบบยาว มีปริมาณผลผลิต เท่ากับ 47.63 32.85 และ 26.33 (ร้อยละน้ำหนักแห้ง) ตามลำดับ และโดยวิธี Bligh and Dyer มีปริมาณผลผลิตเท่ากับ 37.86 23.82 และ 20.67 (ร้อยละน้ำหนักแห้ง) ตามลำดับ สำหรับการสกัดน้ำมันโดยการใช้อิน้ำไม่สามารถสกัดน้ำมันได้

สมบัติของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเคเลต มีความชื้น ค่าเปอร์ออกไซด์ ปริมาณกรดไขมันอิสระ สารสปอนนิฟายไม่ได้ ค่า TBA และจุดหลอมเหลวสูง แต่ดัชนีหักเหแสง ค่าไอโอดีน ค่าสปอนนิฟิเคชัน และปริมาณกรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิด EPA และ DHA มีค่าต่ำเมื่อเปรียบเทียบกับน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer ส่วนสีของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดได้จากทั้ง 2 วิธี มีสีค่อนข้างคล้ำ

การเก็บรักษาน้ำมันตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 25 วัน ค่า TBA และกรดไขมันอิสระ จะเพิ่มขึ้นตามระยะเวลาการเก็บ โดยที่ 25 วัน ค่า TBA เท่ากับ 15.11 กรดไขมันอิสระเท่ากับ 13.17 ส่วนสีของน้ำมันตับปลาจะคล้ำขึ้นตามระยะเวลาการเก็บและการประเมินทางประสาทสัมผัสไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $P < 0.05$ ) ของน้ำมันตับปลาที่เก็บที่เวลาต่างกัน

## Abstract

Various extraction methods in this model system including solvent extraction methods (Soxhlet method and Bligh and Dyer method) and steaming method were used to extract liver oil from 3 species of tuna, skipjack, yellowfin and albacore. Acetone was shown as the most potential solvent for Soxhlet method. The optimum condition for tuna liver oil extraction by Soxhlet method were a liver to solvent ratio of 1:5 (w/v) with an extraction time of 9 hr at 60°C for yellowfin and albacore. Yield obtained by Soxhlet method was higher than that attained by Bligh and Dyer method. By using Soxhlet method, liver oil yield from skipjack, yellowfin and albacore was 47.63, 32.85 and 26.3% (dry basis), respectively. For Bligh and Dyer method, yield of 37.86, 23.82 and 20.67% (dry basis) was observed for skipjack, yellowfin and albacore, respectively. However, the extraction of liver oil could not be achieved by steaming method.

Tuna liver oil from all species used, extracted by Soxhlet method contained higher moisture, peroxide value, free fatty acid, unsaponifiable matter, TBA and showed higher moisture, peroxide value, free fatty acid, unsaponifiable matter, TBA and showed higher melting point but low iodine value, saponification value, EPA and DHA content and showed lower refractive index, when compared with those extracted by Bligh and Dyer method. Color of tuna liver oil extracted by both methods was slightly dark.

Skipjack tuna liver oil was stored at room temperature for 25 days. It was found that TBA and free fatty acid value were increased as storage time increased. After storage for 25 days TBA and free fatty acid value were 15.11 and 13.17, respectively. At increasing storage time, the colour of the liver oil was slightly darker. However, it was not significantly different of the sensory score during storage. ( $p < 0.05$ )

# สารบัญ

หน้า

บทคัดย่อ

Abstract

กิตติกรรมประกาศ

สารบัญ

สารบัญตาราง

สารบัญรูป

บทนำ

- บทนำค้นเรื่อง 1
- วัตถุประสงค์ 2
- ตรวจสอบเอกสาร 3

วัสดุ อุปกรณ์ และวิธีการ 12

ผลและวิจารณ์ 16

สรุป 41

เอกสารอ้างอิง 43

ภาคผนวก 49

## สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
1	ปริมาณน้ำมันและวิตามินเอของตับปลาทูน่า	6
2	องค์ประกอบทางเคมีของตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์	16
3	ปริมาณน้ำมันและปริมาณกรดไขมันอิสระในรูปกรด โอเลอิกของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ต่างชนิดกัน	18
4	ปริมาณน้ำมันและปริมาณกรดไขมันอิสระในรูปกรด โอเลอิกของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลายและใช้อัตรา ส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายต่างกัน	21
5	ปริมาณน้ำมัน ปริมาณกรดไขมันอิสระในรูปกรดโอเลอิก ของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดย ใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย	23
6	ความชื้น และค่าเปอร์ออกไซด์ ของน้ำมันดิบจาก ตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้อะซิโตนเป็น ตัวทำละลาย	24
7	ปริมาณน้ำมัน ปริมาณกรดไขมันอิสระในรูปกรด โอเลอิก ค่าเปอร์ออกไซด์ และความชื้นของน้ำมัน ดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้อะซิโตน เป็นตัวทำละลาย	26
8	ปริมาณน้ำมัน ปริมาณกรดไขมันอิสระในรูปกรดโอเลอิก ค่าเปอร์ออกไซด์ และความชื้นของน้ำมันดิบจาก ปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer	27
9	สมบัติของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอกเลตและวิธี Bligh and Dyer เปรียบเทียบกับน้ำมันปลาดิบ	29
10	ค่าสีของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอกเลตและวิธี Bligh and Dyer	34

ตารางที่		หน้า
11	องค์ประกอบของกรดไขมันของน้ำมันดิบจากตับปลา ทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ โดยวิธีการใช้ซอกเกต	35
12	องค์ประกอบของกรดไขมันในน้ำมันดิบจากตับปลา ทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer	36
13	ค่า TBA ของน้ำมันดิบปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ที่ระยะ เวลาการเก็บรักษาต่าง ๆ	37
14	เปรียบเทียบปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบปลา ทูน่าพันธุ์โอแถบที่ระยะเวลาการเก็บรักษาที่เวลา 0, 15 และ 25 วัน	37
15	ค่าสีของน้ำมันดิบปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ที่ระยะเวลาการเก็บรักษาต่าง ๆ	37
16	การทดสอบทางประสาทสัมผัสของน้ำมันดิบปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ	39

## สารบัญรูป

รูปที่		หน้า
1	กระบวนการผลิตปลาช่อนบรรจุกระป๋องและของเสียที่เกิดขึ้นระหว่างกระบวนการผลิต	4
2	โครงสร้างทางเคมีของ docosahexaenoic acid (DHA)	8
3	โครงสร้างทางเคมีของ eicosapentaenoic acid (EPA)	9
4	การเปลี่ยนแปลงค่า TBA ของน้ำมันตับปลาช่อนระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 25 วัน	38

## บทนำ

ประเทศไทยได้ชื่อว่าเป็นประเทศที่มีการส่งออกผลิตภัณฑ์ปลาทูน่ากระป๋องใหญ่เป็นอันดับหนึ่งของโลก โดยมีมูลค่าการส่งออก ในปีพ.ศ. 2537 ถึง 15,600 ล้านบาท (กองเศรษฐกิจการประมง ข.2537) โดยเฉพาะทางภาคใต้ของประเทศไทย เป็นท้องถิ่นที่อุดมสมบูรณ์ด้วยทรัพยากรจากท้องทะเล เนื่องจากมีพื้นที่ชายฝั่งทั้งด้านตะวันออกและตะวันตก ยาวประมาณ 1,800 กิโลเมตร ประชาชนที่อาศัยตามชายฝั่งประกอบอาชีพที่เกี่ยวข้องกับอุตสาหกรรมผลิตภัณฑ์ประมง

ภาคใต้มีโรงงานผลิตผลิตภัณฑ์สัตว์น้ำแช่เยือกแข็ง 26 โรงงาน โรงงานแปรรูปสัตว์น้ำบรรจุกระป๋อง จำนวน 15 โรงงาน โรงงานปลาป่น 58 โรงงาน และโรงงานผลิตผลิตภัณฑ์สัตว์น้ำกึ่งสำเร็จรูป จำนวน 6 โรงงาน โดยเฉพาะในเขตจังหวัดสงขลา มีโรงงานผลิตปลาทูน่าถึง 6 โรงงาน (ศูนย์เศรษฐกิจอุตสาหกรรมภาคใต้, 2533) และมีแนวโน้มว่าจะมีโรงงานเพิ่มมากขึ้น ซึ่งจะก่อให้เกิดวิฤตพิเศษเหลือ จากการแปรรูปสูงมากขึ้น ซึ่งจะเป็นสาเหตุที่ก่อให้เกิดปัญหาเกี่ยวกับสภาวะแวดล้อมและการกำจัดของเสีย

ในขั้นตอนการแปรรูปปลาทูน่าบรรจุกระป๋อง จะมีวิฤตพิเศษเหลือทิ้งในรูปของแข็งและของเหลว อันเป็นภาระของระบบการกำจัดของเสียเป็นจำนวนมาก โดยในส่วนเศษเหลือที่เป็นของแข็งประกอบด้วยเครื่องในปลาประมาณ 7-8% ในส่วนเศษเหลือที่เป็นของเหลวประกอบด้วย น้ำนึ่งประมาณ 10-14% (Prasertsan, et al., 1983) ซึ่งของเสียทั้ง 2 ส่วนนี้มีน้ำมันปลาเป็นองค์ประกอบที่สำคัญ

ปัจจุบันน้ำมันจากปลา และผลิตภัณฑ์มีแนวโน้มการผลิตสูงขึ้นเป็นลำดับ และได้เข้ามามีบทบาทต่อการนำไปใช้ประโยชน์ในอุตสาหกรรมอาหารมากขึ้น เนื่องจากน้ำมันจากปลา มีลักษณะเฉพาะตัวที่แตกต่างจากไขมันชนิดอื่น คือ มีกรดไขมันที่มีคาร์บอน จำนวนคี่ อยู่สูงและมีกรดไขมันชนิดไม่อิ่มตัวอยู่ในปริมาณสูง โดยเฉพาะพวก Omega - 3 fatty acid ที่สำคัญ และพบมากในปลาทะเลจะมี 2 ชนิด คือ Eicosapentaenoic acid [C20:1, W3] และ Docosahexaenoic acid [C22:6, W3] ซึ่งจะมีบทบาทสูงต่อสภาวะโภชนาการของมนุษย์ (Sinclair, 1993) เช่น บทบาทในการลดระดับโคเลสเตอรอลและไตรเอซิลกลีเซอรอลในพลาสมา การลดระดับลิโปโปรตีน และมีผลต่อการเปลี่ยนแปลงองค์ประกอบและหน้าที่ของเกล็ดเลือด ดังนั้นจึงมีแนวโน้มที่จะก่อให้เกิดผลดีในการลดอันตรายของโรคที่เกี่ยวข้องกับระบบทางเดินหายใจ โรคที่เกี่ยวข้องกับไขมันในเลือดหรือ โรคหัวใจได้ ทำให้เกิดความตื่นตัวในงานวิจัยทางด้านชีวเคมีของไขมันและโภชนาการของมนุษย์เป็นอย่างมาก

การวิจัยศึกษาการแยกไขมันจากของเสียจากโรงงานปลาทูน่าบรรจุกระป๋อง คือ เครื่องในปลาซึ่งนอกจากจะเป็นการพยายามใช้ประโยชน์จากทรัพยากรธรรมชาติสูงสุดแล้วยังสามารถช่วยลดภาระการกำจัดของเสียที่เป็นมลภาวะ แล้งยังเป็นการศึกษาถึงแหล่งน้ำมันที่สามารถนำมาใช้ประโยชน์ทั้งในทางการแพทย์และอุตสาหกรรมอาหารด้วย



## วัตถุประสงค์ของการวิจัย

1. เพื่อหาวิธีการที่เหมาะสมในการสกัดไขมันจากตับปลาทูน่า
2. เพื่อศึกษาคุณสมบัติและคุณภาพของไขมันที่สกัดได้จากตับปลาทูน่า
3. เพื่อหาแนวทางการใช้ประโยชน์จากไขมันที่สกัดได้

## ตรวจเอกสาร

### อุตสาหกรรมการแปรรูปปลาทูน่า

ทรัพยากรปลาทูน่าจัดเป็นสัตว์น้ำที่มีความสำคัญในวงการประมงโลก เนื่องจากผู้บริโภคตระหนักว่าปลาทูน่าเป็นอาหารทดแทนเนื้อสัตว์ประเภทอื่นที่มีราคาทำให้คุณประโยชน์มาก เช่น กรดอะมิโนที่จำเป็นต่อร่างกาย กรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิดโอเมกา 3 ที่มีคุณสมบัติช่วยลดความดันเลือด ช่วยลดปริมาณโคเลสเตอรอลในเลือด และช่วยป้องกันไม่ให้เลือดจับกันเป็นก้อน ซึ่งเป็นสาเหตุสำคัญของการเป็นโรคหัวใจอย่างเฉียบพลัน (Eitenmüller, 1991 : Tuley, 1991) เนื้อปลาทูน่าเป็นแหล่งที่ติของธาตุไอโอดีน การขาดธาตุไอโอดีนเป็นสาเหตุทำให้เกิดโรคคอพอกขึ้นได้ จึงทำให้ผู้บริโภคเนื้อปลาทูน่ากันมากขึ้น

จากรายงานคณะกรรมการศึกษาการประมงปลาทูน่า (2534) ได้กล่าวไว้ว่า ผลผลิตปลาทูน่าทั่วโลกได้เพิ่มขึ้นจาก 1.8 ล้านตันในปี 2523 เป็น 2.5 ล้านตันในปี 2531 และองค์การอาหารและเกษตรแห่งสหประชาชาติได้ประเมินความต้องการอาหารปลาทูน่าบรรจุกระป๋องในปี 2538 ว่ามีแนวโน้มเพิ่มขึ้นในตลาดโลกอีกประมาณ 140,000 ตัน นอกจากนี้ยังอาจเพิ่มจากการบริโภคภายในประเทศ โดยเฉพาะในภูมิภาคเอเชียตะวันออกเฉียงใต้และตะวันออกกลางอีกประมาณ 30,000 - 40,000 ตัน ทำให้ตลาดการค้าปลาทูน่าบรรจุกระป๋องมีแนวโน้มเพิ่มขึ้น

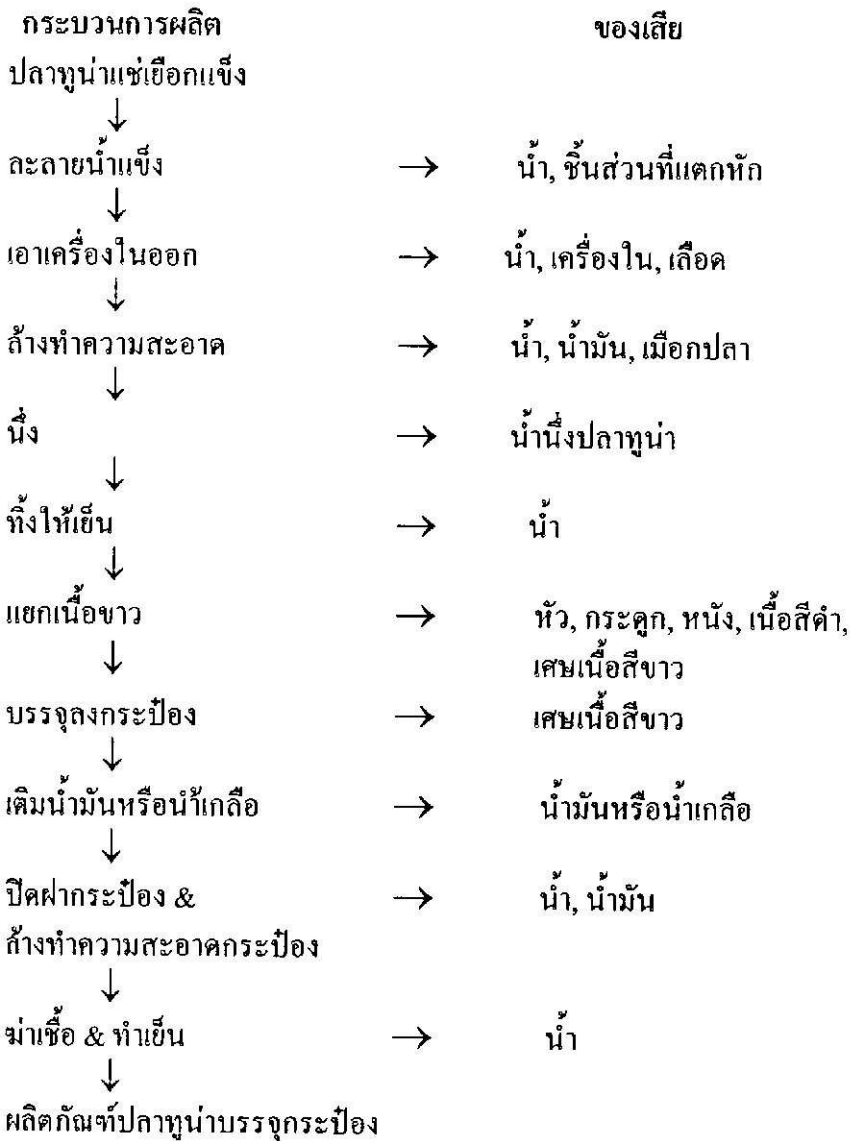
อุตสาหกรรมปลาทูน่าบรรจุกระป๋องของประเทศไทย สามารถนำรายได้เข้าประเทศปีละไม่ต่ำกว่า 10,000 ล้านบาทในช่วงปี 2529 - 2532 โดยในปี 2532 พบว่าโรงงานผลิตปลาทูน่าบรรจุกระป๋อง 22 โรงงาน มีปริมาณการใช้วัตถุดิบรวม 1,000 ตันต่อวัน และได้เพิ่มปริมาณเป็น 1,600 ตันต่อวันในปี 2533 หรือประมาณ 480,000 ตันต่อปี (พูลทรัพย์ วิรุฬหกุล, 2534) การผลิตปลาทูน่าบรรจุกระป๋องของประเทศไทยจึงเจริญรุดหน้าอย่างรวดเร็วทำให้ได้ชื่อว่าเป็นประเทศที่มีการส่งออกผลิตภัณฑ์ปลาทูน่ามากเป็นอันดับหนึ่งของโลก ปริมาณการส่งออกในแต่ละปีได้ขยายตัวอย่างรวดเร็วเพราะผู้ผลิตสามารถปรับปรุงสินค้าให้ได้มาตรฐานความต้องการของตลาด จึงทำให้คุณภาพและราคาเป็นที่ยอมรับ มูลค่าการส่งออกปลาทูน่าบรรจุกระป๋อง ในปี 2534 ประมาณร้อยละ 62.7 ของมูลค่าส่งออกผลิตภัณฑ์อาหารทะเลบรรจุกระป๋อง (กัลยา เรืองพงษ์, 2535) วัตถุดิบที่ใช้ในการผลิตปลาทูน่าบรรจุกระป๋องในประเทศไทยได้มาจาก 2 แหล่ง คือ (คณะกรรมการศึกษาการประมงปลาทูน่า, 2534)

1. จากการจับภายในประเทศ ซึ่งได้จากการประมงในน่านน้ำไทยเป็นสำคัญ ปลาทูน่าในน่านน้ำไทยเป็นปลาทูน่าขนาดเล็กซึ่งไทยเรียกว่า “ปลาโอ” ได้แก่ ปลาโอดำ หรือโอหม้อ ปลาโอลาย ปลาโอแถบ หรือโอกล้วย ปลาโอหลอด ปลาโอห้องแถบ โดยปลาโอหลอดและปลาโอห้องแถบจะพบเฉพาะในเขตทะเลอันดามัน และจะพบปลาทูน่าครีบทืดในบางฤดูอีกด้วย (Chullasom and Martosubroto, 1986)

2. จากการนำเข้าจากต่างประเทศ สัตว์นการใช่วัตถุดิบภายในประเทศ เริ่มลดลงจากร้อยละ 68.8 ในปี 2525 เป็นร้อยละ 23.0 ในปี 2531 ปัจจุบันประมาณร้อยละ 80 ของวัตถุดิบทั้งหมดเป็นการนำเข้าจากต่างประเทศ ในที่นี้เป็นปลาโอแถบประมาณร้อยละ 90 ปลาทูน่าครีบทืดร้อยละ 8 ปลาทูน่าชนิดอัลบาคอร์ไม่เกินร้อยละ 2

**การใช้ประโยชน์วัสดุเศษเหลือจากอุตสาหกรรมการแปรรูปปลาหมึกนำบรรจุกระป๋อง**

จากแนวโน้มการขยายตัวของอุตสาหกรรมการผลิตปลาหมึกนำบรรจุกระป๋องที่เพิ่มขึ้น ส่งผลให้ทำให้มีปริมาณของวัสดุเศษเหลือเพิ่มมากขึ้นเป็นลำดับ ชนิดของวัสดุเศษเหลือที่พบดังแสดงในรูปที่ 1 โดยพบว่า มีปริมาณรวมกันถึงร้อยละ 65 (คิดจากน้ำหนักปลาหมึกนำทั้งตัว) (Wheaton and Lawson, 1985) สำหรับโรงงานแปรรูปปลาหมึกนำบรรจุกระป๋องในเขตภาคใต้ของประเทศไทยมีปริมาณวัสดุเศษเหลือประมาณร้อยละ 70 (คิดจากน้ำหนักปลาหมึกนำทั้งตัว) อันได้แก่ หัวและเครื่องในร้อยละ 10 น้ำเลือดปลาและน้ำนึ่งปลาร้อยละ 35 กระดูกปลาและหนังปลาร้อยละ 5 เศษเนื้อสีขาวและเศษเนื้อสีดำร้อยละ 20 (ข้อมูลจากการสอบถาม, 2535)



รูปที่ 1 ขั้นตอนการผลิตปลาหมึกนำบรรจุกระป๋องและของเสียที่เกิดขึ้น

ที่มา : คัดแปลงจาก Soderquist (1970) ; Marisa (1987)

จากกระบวนการผลิตปลาหมึกนำบรรจุกระป๋อง (รูปที่ 1) จากวัตถุดิบเริ่มต้นจะแยกได้เป็นเนื้อปลาปริมาณร้อยละ 35 และส่วนที่เหลือประกอบด้วยวัสดุเศษเหลืออื่น ๆ เช่นพวก หัว ก้าง หาง และหนังปลา ร้อยละ 28-30 เลือดปลา ร้อยละ 10-12 น้ำนึ่งปลา ร้อยละ 20 และเครื่องในปลา ร้อยละ 7-8 (สุมาลัย ศรีกำไลทอง และคณะ, 2538) ซึ่งวัสดุเศษเหลือเหล่านี้ได้มีการนำมาผลิตเป็นผลิตภัณฑ์มูลค่าเพิ่ม เช่น ผลิตเป็นอาหารสัตว์ ปลาป่น สกัดเอนไซม์โปรติเอส เครื่องในผง และทูน่าแคลเซียม เป็นต้น (Ockerman, 1992) นอกจากนี้วัสดุเศษเหลือในส่วนตับปลาหมึกซึ่งประกอบด้วยน้ำมันและเป็นแหล่งที่สำคัญของวิตามินเอและวิตามินดีสามารถนำมาใช้ผลิตเป็นน้ำมันตับปลาที่มีวิตามินสูง น้ำมันจากตับปลาหมึกสามารถนำมาใช้ประโยชน์ทางด้านโภชนาการ ทางกายภาพ และเภสัชกรรม โดยใช้ในรูปยาและอาหารเสริมสุขภาพ (Bimbo and Crowther, 1992) เนื่องจากในน้ำมันตับปลาประกอบด้วยกรดไขมันไม่อิ่มตัวประเภทโอเมก้า-3 เช่น eicosapentaenoic acid (EPA) และ docosahexaenoic acid (DHA) ซึ่ง EPA และ DHA มีความสำคัญต่อร่างกายมนุษย์ โดยมีคุณสมบัติในการป้องกันโรคหัวใจ ลดปริมาณไขมันในเลือด ป้องกันโรคความดันโลหิตสูง และลดอัตราเสี่ยงของการเกิดโรคมะเร็ง นอกจากนี้ยังเป็นส่วนสำคัญในการพัฒนาสมองอีกด้วย (Hunter, 1987 ; Phillipson, *et al.*, 1985 ; Kinsella, 1986)

### ความสำคัญของน้ำมันจากตับปลา

น้ำมันตับปลาได้นำมาใช้ในการรักษาโรคมานานแล้ว โดยใช้ในรูปยาเสริมวิตามินเอและวิตามินดี จากการศึกษาต่อมาพบว่าในน้ำมันตับปลาประกอบด้วยกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 ความสนใจต่อกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 มีมากขึ้นหลังจากการศึกษาในชาวเอสกีโมแถบกรีนแลนด์ โดย Dyerberg และคณะ (1978) พบว่าชาวเอสกีโมมีอัตราการเป็นโรคหัวใจและโรคหลอดเลือดต่ำ ทั้งนี้อาจเนื่องมาจากอาหารที่บริโภค การศึกษาต่อมาพบว่าสัตว์น้ำและปลาทะเลที่ชาวเอสกีโมบริโภคในชีวิตประจำวันมีกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 ปริมาณสูง นอกจากนี้กรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 สามารถป้องกันโรคและภาวะผิดปกติบางชนิดได้ เช่น โรคข้อ โรคเรื้อนผิวหนังหรือสะเก็ดเงิน (psoriasis) โรคกล้ามเนื้อหัวใจอักเสบเป็นแผลเปื่อย (วินัย ะห์กัน, 2539)

นอกจากนี้กรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 มีความสำคัญต่อการพัฒนาการของร่างกาย ทั้งนี้เนื่องจากกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 จัดเป็นกรดไขมันที่จำเป็นต่อร่างกาย เนื่องจากร่างกายไม่สามารถสังเคราะห์เองได้ (Goodnight, *et al.*, 1982) โดยจะพบกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 มากบริเวณสมอง เรตินาของดวงตา อัณฑะ และรก (Crawford, *et al.*, 1976) ดังนั้นการรับประทานอาหารที่มีกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 จะมีผลเกี่ยวข้องกับการพัฒนาของสมองการเรียนรู้และการมองเห็น (Holman, *et al.*, 1982) เนื่องจากปลาทะเลมีกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 ในปริมาณสูง เนื้อปลาและสัตว์ทะเลจึงเป็นแหล่งของกรดไขมันไม่

อิมัลชันกลุ่มโอเมก้า-3ที่สำคัญ และนอกเหนือจากเนื้อปลาทะเลแล้ว พบว่าในน้ำมันตับปลา เช่น น้ำมันจากตับปลาคอด ยังเป็นแหล่งของกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 ที่สำคัญ โดยในประเทศแคนาดาได้กำหนดความต้องการของคนต่อปริมาณกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 ขึ้นเป็นประเทศแรก โดยระบุความต้องการของคนต่อปริมาณกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 เช่น ทารกอายุ 0-12 เดือน ต้องการวันละ 0.5 กรัมต่อวัน ขณะที่ผู้ชายและผู้หญิงต้องการวันละ 1.4-1.7 และ 1.0-1.2 กรัมต่อวันตามลำดับ (จงจิตร อังคทะวานิช, 2538)

### แหล่งและองค์ประกอบที่สำคัญของน้ำมันจากตับปลา

ปลาทูนามีน้ำหนักของตับประมาณร้อยละ 1 ของน้ำหนักตัว และในตับปลาทูนามีน้ำมันเป็นองค์ประกอบอยู่ร้อยละ 4-25 ซึ่งน้ำมันจากตับปลาทูนามีวิตามินเอ ปริมาณสูงบางครั้งเรียกว่า น้ำมันวิตามิน (Vitamin oils) (Stansby, 1967) ปริมาณน้ำมันและวิตามินเองของตับปลาทูนาก็จะแตกต่างกันตามสายพันธุ์ (ตารางที่ 1) ขนาดและปริมาณน้ำมันของตับปลาที่มีความสัมพันธ์โดยตรงกับแหล่งที่อยู่และอาหารที่ปลากิน นอกจากนี้ยังขึ้นกับปัจจัยอื่น ๆ อีก เช่น ชนิดของปลา อายุของปลา การวางไข่ และฤดูกาล เป็นต้น (Stansby, 1967; 1990)

Saito และคณะ (1996) ศึกษาปริมาณน้ำมันในตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีง ที่จับบริเวณเขต East Caroline Basin และบริเวณเขตฝั่งทะเลประเทศญี่ปุ่น พบว่าปริมาณน้ำมันเฉลี่ยของตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีง ที่จับบริเวณเขต East Caroline Basin และบริเวณเขตฝั่งทะเลประเทศญี่ปุ่น มีปริมาณเท่ากับ ร้อยละ 0.5 และ 0.8 ตามลำดับ นอกจากนี้พบว่าปริมาณน้ำมันในตับปลาทูน่าพันธุ์โอหลอด และตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ที่จับบริเวณทะเลแปซิฟิกเขตประเทศญี่ปุ่น มีปริมาณน้ำมันเฉลี่ยเท่ากับร้อยละ 18.2 และ 16.6 ตามลำดับ

ตารางที่ 1 ปริมาณน้ำมันและวิตามินเอของตับปลาทูน่า

ชนิดปลาทูน่า	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละของน้ำหนักตับสด)	ปริมาณวิตามินเอ (U.S.P.* ต่อกรัมไขมัน)
ทูน่าครีบบาว (albacore tuna)	7 - 20	25,000
ทูน่าครีบน้ำเงิน (bluefin tuna)	4 - 6	75,000
ทูน่าครีบลีง (yellowfin tuna)	3 - 5	50,000
ทูน่าโอแถบ (skipjack tuna)	4 - 6	40,000
ทูน่า (oriental bonito)	2 - 4	35,000

\*U.S.P. คือ หน่วยวัดทางเภสัชกรรมของสหรัฐอเมริกา (United States Pharmacopia Unit)

ที่มา : ดัดแปลงจาก Tressler และ Lemon (1951)

น้ำมันดิบปลามีลักษณะคล้ายกับน้ำมันพืชโดยทั่วไป คือ องค์ประกอบของไขมัน 1 โมเลกุล ประกอบด้วยกรดไขมัน 3 โมเลกุลและกลีเซอรอล 1 โมเลกุล กรดไขมันที่เป็นองค์ประกอบมีความแตกต่างจากน้ำมันพืช โดยกรดไขมันในน้ำมันจากตับปลาจะประกอบด้วยกรดไขมันไม่อิ่มตัวสูงมาก (highly polyunsaturated fatty acid) ที่มีจำนวนพันธะคู่มากกว่า 4 พันธะ อยู่ในสัดส่วนที่สูง (Huss, 1988)

องค์ประกอบของน้ำมันดิบปลา ประกอบด้วยไตรกลีเซอไรด์ เอสเทอร์ของกรดไขมัน กรดไขมันอิสระ สารให้สี ไฮโดรคาร์บอน ฟอสโฟลิปิด สเตอรอยด์ เป็นต้น (Huss, 1988) กรดไขมันในตับปลาส่วนใหญ่มีจำนวนคาร์บอนอะตอมเป็นเลขคู่ แบ่งออกเป็น 2 กลุ่ม คือ

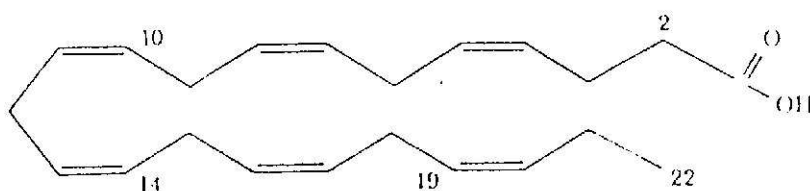
1. กรดไขมันอิ่มตัว (Saturated fatty) เป็นกรดไขมันที่มีไฮโดรคาร์บอนสั้นและไม่ มีพันธะคู่ จึงทำให้มีจุดหลอมเหลวสูง (มากกว่า 60 องศาเซลเซียส) ดังนั้นกรดไขมันชนิดนี้จึงแข็งตัวที่อุณหภูมิห้อง (Stansby, 1990)

Bailey และคณะ (1952) ศึกษาชนิดและปริมาณกรดไขมันของน้ำมันที่สกัดจากตับปลาทูน่า พบว่าน้ำมันที่สกัดได้ประกอบด้วยกรดไขมันอิ่มตัว  $C_{16:0}$  และ  $C_{18:0}$  ร้อยละ 17.9 และ 8.9 ของปริมาณกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ Stansby (1967) พบว่าน้ำมันจากปลาประกอบด้วยกรดไขมันอิ่มตัว ร้อยละ 15-40 ของปริมาณกรดไขมันทั้งหมด กรดไขมันอิ่มตัวส่วนใหญ่มีจำนวนคาร์บอนตั้งแต่ 12 อะตอมขึ้นไป เช่น กรดลอริก กรดไมริสติก และกรดพาลมิติก เป็นต้น

Saito และคณะ (1996) ศึกษาการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีง ที่จับบริเวณเขต East Caroline Basin โดยวิธีของ Foloh พบว่าน้ำมันจากตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีงที่สกัดได้ประกอบด้วยกรดไขมันอิ่มตัว  $C_{14:0}$   $C_{15:0}$   $C_{16:0}$   $C_{17:0}$  และ  $C_{18:0}$  ปริมาณร้อยละ 0.6 1.0 25.4 1.6 และ 9.4 ของปริมาณกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับจากการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าพันธุ์ Bonito ที่จับบริเวณเขตทะเลแปซิฟิก ด้วยวิธีของ Foloh พบว่าน้ำมันจากตับปลาทูน่าพันธุ์ Bonito ที่สกัดได้ประกอบด้วยกรดไขมันอิ่มตัว  $C_{14:0}$   $C_{15:0}$   $C_{16:0}$   $C_{17:0}$  และ  $C_{18:0}$  ปริมาณร้อยละ 3.8 1.3 21.5 2.3 และ 7.6 ของปริมาณกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ นอกจากนี้จากการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอหลอด และปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ที่จับบริเวณทะเลแปซิฟิกเขตประเทศญี่ปุ่น ด้วยวิธีของ Foloh พบว่าตับปลาทูน่าพันธุ์โอลายประกอบด้วยกรดไขมันอิ่มตัว  $C_{14:0}$   $C_{15:0}$   $C_{16:0}$   $C_{17:0}$  และ  $C_{18:0}$  ปริมาณร้อยละ 1.4 0.5 19.7 0.8 และ 7.0 ของปริมาณกรดไขมันทั้งหมดตามลำดับ และตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ประกอบด้วยกรดไขมันอิ่มตัว  $C_{14:0}$   $C_{15:0}$   $C_{16:0}$   $C_{17:0}$  และ  $C_{18:0}$  ปริมาณร้อยละ 1.7 0.6 18.2 0.9 6.6 และ 0.4 ของปริมาณกรดไขมันทั้งหมดตามลำดับ

2. กรดไขมันไม่อิ่มตัว (Unsaturated fatty acid) เป็นกรดไขมันที่มีโซ่คาร์บอนยาว โดยมีจำนวน 18-22 อะตอม และมีพันธะคู่อยู่ในโมเลกุลตั้งแต่ 1-6 คู่ กรดไขมันกลุ่มนี้มีจุดหลอมเหลวต่ำ จุดหลอมเหลวของกรดไขมันแต่ละชนิดขึ้นอยู่กับจำนวนคาร์บอน อะตอม จำนวนพันธะคู่ในโมเลกุล และตำแหน่งของพันธะคู่ โดยทั่วไปกรดไขมันไม่อิ่มตัวอยู่ในสภาพที่เป็นของเหลวในอุณหภูมิห้อง น้ำมันจากปลาที่มีกรดไขมันไม่อิ่มตัวสูงถึงร้อยละ 40 ในจำนวนนี้มีกรดไขมันชนิดที่ไม่อิ่มตัวสูงมาก เป็นองค์ประกอบถึงร้อยละ 10 โดยทั่วไปไขมันจากปลาทะเลมีส่วนประกอบที่ซับซ้อนและมีกรดไขมัน  $C_{18}$   $C_{20}$  และ  $C_{22}$  จำนวนมากเป็นองค์ประกอบ (Stansby, 1990) น้ำมันตับปลาทูน่า (*Seriola quinqueradiata*) มีกรดไขมัน  $C_{20}$  และ  $C_{23}$  อยู่มากกว่าร้อยละ 50 และมีกรดไขมัน  $C_{24}$  อยู่ประมาณร้อยละ 8 (ประเสริฐ สายประสิทธิ์, 2527)

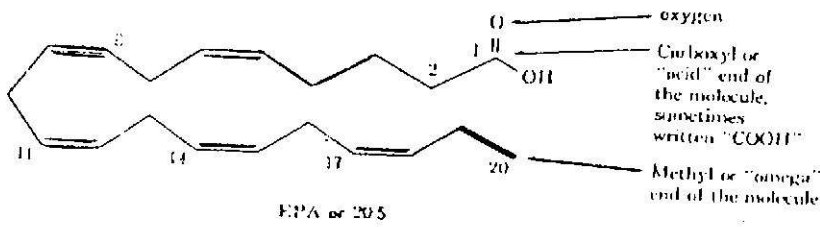
กรดไขมันชนิดไม่อิ่มตัวที่มีความสำคัญ และมีบทบาทสูงในน้ำมันจากปลา คือ กลุ่มของกรดไขมันที่เรียกว่า “omega-3 fatty acid” สำหรับน้ำมันตับปลาจะมีกรดไขมันในกลุ่มโอเมก้า-3 ประมาณ 10 ชนิด แต่มีเพียง 2 ชนิด ที่มีบทบาทเด่นและสำคัญ ได้แก่ docosahexaenoic acid หรือ DHA และ eicosapentaenoic acid หรือ EPA โดยที่ EPA เป็นกรดไขมันที่มีจำนวนคาร์บอน 20 อะตอม และมีพันธะคู่ 5 พันธะ ขณะที่ DHA เป็นกรดไขมันที่มีจำนวนคาร์บอน 22 อะตอม และมีพันธะคู่ 6 พันธะ (Stansby, 1990) แสดงดังภาพที่ 2 และ 3



DHA 22:6

รูปที่ 2 โครงสร้างทางเคมีของ docosahexaenoic acid (DHA)

ที่มา : Kinsella (1986)



ภาพที่ 3 โครงสร้างทางเคมีของ eicosapentaenoic acid (EPA)

ที่มา : Kinsella (1986)

Saito และคณะ (1996) ศึกษาการสกัดน้ำมันจากตับปลาห่านำพันธุ์ครีบลีง ที่จับบริเวณเขต East Caroline Basin ด้วยวิธีของ Foloh พบว่าน้ำมันจากตับปลาห่านำพันธุ์ครีบลีง ที่สกัดได้ ประกอบด้วยกรดไขมันไม่อิ่มตัว  $C_{16:1}$   $C_{18:1}$   $C_{20:4}$   $C_{22:5}$  และ  $C_{22:6}$  ร้อยละ 2.9 19.0 3.6 4.0 1.2 และ 20.7 ของปริมาณกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ จากการสกัดน้ำมันจากตับปลาห่านำพันธุ์ Bonito ที่จับบริเวณเขตทะเลแปซิฟิก ด้วยวิธีของ Foloh พบว่าน้ำมันจากตับปลาห่านำพันธุ์ Bonito ที่สกัดได้ ประกอบด้วยกรดไขมันไม่อิ่มตัว  $C_{16:1}$   $C_{18:1}$   $C_{18:2}$   $C_{20:4}$   $C_{20:5}$   $C_{22:4}$  และ  $C_{22:6}$  ร้อยละ 3.2 7.7 1.7 45.8 11.5 1.1 และ 34.8 ของปริมาณกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ นอกจากนี้จากการสกัดน้ำมันจากตับปลาห่านำ 2 สายพันธุ์ คือ ปลาห่านำพันธุ์โอหลอด และปลาห่านำพันธุ์โอแถบ ที่จับบริเวณทะเลแปซิฟิกเขตประเทศญี่ปุ่น ด้วยวิธีของ Foloh พบว่าตัวปลาของปลาห่านำพันธุ์โอหลอด และพันธุ์โอแถบ ประกอบด้วยกรดไขมันไม่อิ่มตัว  $C_{16:1}$   $C_{18:1}$   $C_{20:4}$   $C_{20:5}$   $C_{22:5}$  และ  $C_{22:6}$  เป็นองค์ประกอบหลัก โดยกรดไขมันไม่อิ่มตัวในปลาห่านำพันธุ์ โอหลอด มีปริมาณร้อยละ 3.7 20.0 1.37 4.46 และ 18.8 ของกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ และในตับปลาห่านำพันธุ์โอแถบ ปริมาณร้อยละ 4.2 10.3 1.8 8.4 3.8 และ 24.2 ของกรดไขมันทั้งหมดตามลำดับ



## การสกัดไขมันจากตับปลา

ปลาแต่ละชนิดมีปริมาณน้ำมันและองค์ประกอบที่แตกต่างกัน ดังนั้นการสกัดน้ำมันจากตับปลาและเครื่องในปลาแต่ละชนิด จึงมีวิธีที่เหมาะสมในการสกัดที่แตกต่างกัน วิธีการสกัดน้ำมันจากตับปลาแบ่งได้ดังนี้

### การใช้ไอน้ำ

Tressler และ Lemon (1951) รายงานว่าการสกัดน้ำมันจากตับปลาโดยการใช้ไอน้ำจะใช้สกัดน้ำมันจากตับปลา ที่มีปริมาณน้ำมันในตับร้อยละ 50 และมีปริมาณวิตามินเอ 8,000-15,000 U.S.P. Kulikove (1971) รายงานว่าสามารถสกัดน้ำมันจากตับปลาคอด ได้ปริมาณน้ำมันร้อยละ 70 ของน้ำหนักตับสด เมื่อใช้ไอน้ำที่อุณหภูมิ 70-80 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 1.5 ชั่วโมง จากการทดลองของ Gerasimove และ Antonova (1978) ศึกษาการสกัดน้ำมันจากตับปลาคอดโดยให้ความร้อนด้วยไอน้ำที่อุณหภูมิ 60-70 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 50-70 นาที พบว่าปริมาณน้ำมันที่สกัดได้ เท่ากับร้อยละ 70 ของน้ำหนักตับสด

Sunarya และคณะ (1991) สกัดน้ำมันจากตับปลาฉลามโดยการใช้ไอน้ำที่อุณหภูมิ 70-80 องศาเซลเซียส เป็นเวลานาน 30 นาที หลังจากนั้นนำมาหมุนเหวี่ยงแยกน้ำมัน ที่ความเร็วรอบ 2,000 รอบต่อนาที เป็นเวลานาน 15 นาที ปริมาณน้ำมันที่สกัดได้เท่ากับร้อยละ 22.1 ของน้ำหนักตับปลาสด

Hall (1992) รายงานถึงการสกัดน้ำมันจากตับปลาโดยการใช้ไอน้ำที่อุณหภูมิ 85-88 องศาเซลเซียส ซึ่งมีผลทำให้ตับปลามีอุณหภูมิประมาณ 70-75 องศาเซลเซียส สามารถสกัดน้ำมันได้ ถึงประมาณร้อยละ 70-75 Benjakul และ Taylor (1994) ทดลองสกัดน้ำมันจากตับปลาฉลามโดยการใช้ไอน้ำ ที่อุณหภูมิ 70 องศาเซลเซียส เป็นเวลานาน 30 นาที หลังจากนั้นหมุนเหวี่ยงแยกน้ำมันออกจากตับปลาที่ความเร็วรอบ 16,000 รอบต่อนาที เป็นเวลานาน 30 นาที ปริมาณน้ำมันที่สกัดได้ เท่ากับร้อยละ 30.9 ของน้ำหนักตับสด

### การใช้ตัวทำละลาย

Hall (1992) รายงานว่าในการสกัดน้ำมันจากตับปลา ตัวทำละลายที่นิยมใช้ในการ สกัด ได้แก่ อะซิโตน เบนซีน คาร์บอนไดซัลไฟด์ คาร์บอนเตตราคลอไรด์ ไดออกเซนเอทิลีน ไดคลอไรด์ และ ปิโตรเลียมอีเธอร์ นอกจากนี้มีการใช้ไอโซโพรพานอลร้อนเป็นตัวทำละลายในการสกัดน้ำมันจากปลาสด (Lee, 1954) จากการทดลองของ Nielsen (1937) พบว่าไดเอทิลอีเธอร์ จะมีประสิทธิภาพสูงในการสกัดน้ำมันจากตับปลาคอด

Stansby (1967) รายงานว่าการสกัดน้ำมันจากคับปลาที่มีปริมาณน้ำมันในระดับน้อย ควรทำการสกัดโดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ เช่น ปิโตรเลียมอีเธอร์ แต่การสกัดโดยใช้ตัวทำละลาย จะทำให้น้ำมันที่สกัดได้จะมีสีเข้ม เนื่องจากตัวทำละลายจะสกัดเมคส์ออกมาด้วย และน้ำมันที่สกัด ได้มีความหนืดสูง และไม่สามารถแยกกรดไขมันอิสระออกกระหว่างการสกัด นอกจากนี้ตัวทำละลายที่ใช้สกัดจะทำให้เกิดการออกซิเดชันของวิตามินเอ Sunarya และคณะ (1991) ทดลองสกัด น้ำมันจากคับปลาฉลาม พบว่าการสกัดด้วยวิธีการใช้ซอกเลต (Soxhlet) โดยใช้ปิโตรเลียมอีเธอร์ เป็นตัวทำละลายและใช้อัตราส่วนคับปลาฉลามสดต่อตัวทำละลาย เท่ากับ 1:5 โดยผสมคับปลา ฉลามสดด้วยโซเดียม ซัลเฟตแอนไฮดรัส อัตราส่วน 1:1 ใช้เวลาในการสกัด 5 ชั่วโมง ปริมาณ น้ำมันที่สกัดได้เท่ากับร้อยละ 65.5 ของน้ำหนักคับปลาสด และเมื่อสกัดด้วยวิธี Bligh and Dyer ปริมาณน้ำมันที่สกัดได้ เท่ากับร้อยละ 66.7 ของน้ำหนักคับปลาสด

Gunnlaugsdottir และ Ackman (1993) ทดลองสกัดน้ำมันจากปลาป่น ซึ่งผลิตจาก ปลาเมนฮาเดน โดยใช้วิธีของ Smith-Ambrose-Knobl (1964) ซึ่งใช้ตัวทำละลายผสมของ คลอโรฟอร์ม เมธานอล และน้ำ ในอัตราส่วน 1.5:1:0.4 โดยปริมาตรและใช้วิธีของ Bligh and Dyer (1959) ซึ่งใช้ตัวทำละลายผสมระหว่างคลอโรฟอร์มเมธานอล และในอัตราส่วน 1:2:0.8 โดย ปริมาตร และใช้ตัวทำละลายผสมระหว่างคลอโรฟอร์มเมธานอล และในอัตราส่วน 1:2:0.8 โดย ปริมาตร และใช้วิธีของ Hara และ Radin (1978) ซึ่งใช้ตัวทำละลายผสมระหว่างเฮกเซนและ ไอโซโพรพานอล เป็นตัวทำละลาย โดยสกัดน้ำมันทั้ง 3 วิธี ที่อุณหภูมิ 30-40 องศาเซลเซียส ภายใต้อากาศสูญญากาศ พบว่าปริมาณน้ำมันที่สกัดได้ โดยวิธี Smith-Ambrose-Knobl (1964) Bligh and Dyer (1959) และ

Lee และคณะ (1985) ทดลองศึกษาปัจจัยต่าง ๆ ที่มีผลต่อการสกัดน้ำมันจากปลา ชาร์ดีน เช่น อุณหภูมิ ความชื้น อัตราการกวน ระยะเวลาสกัดและชนิดตัวทำละลาย ได้แก่ เบนซีนอะซิโตน ไอโซโพรพิลอัลกอฮอล์ และเฮกเซน พบว่าประสิทธิภาพการสกัดจะเพิ่มขึ้น เมื่ออุณหภูมิสูงขึ้นและเพิ่มระยะเวลาการสกัด และเมื่อเปรียบเทียบชนิดตัวทำละลาย พบว่า ไอโซโพรพิลอัลกอฮอล์ อะซิโตน เบนซีน และเฮกเซนมีประสิทธิภาพในการสกัดลดลง ตามลำดับ จากการศึกษาค้นคว้าผลความชื้นและอัตราการกวนที่ความเร็วรอบ 100 200 300 และ 500 รอบต่อนาที พบว่าอัตราการกวนเพิ่มขึ้นมีผลให้ ประสิทธิภาพการสกัดดีขึ้นและเมื่อความชื้นเพิ่มขึ้น ประสิทธิภาพการสกัดจะลดลง

Saito และคณะ (1996) ศึกษาการสกัดน้ำมันโดยใช้วิธีของ Folob พบว่าปริมาณ น้ำมันที่สกัดได้จากคับปลาทูน่าพันธุ์คริบเหลือง คับปลาทูน่าพันธุ์ Bowito คับปลาทูน่าพันธุ์ โอหลอด และคับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ มีปริมาณร้อยละ 4.1-6.0 1.1 18.2 และ 16.1 ของน้ำหนัก คับสด ตามลำดับ

## วัสดุอุปกรณ์และวิธีการ

### วัสดุ

#### 1. วัสดุดิบ ประกอบด้วย

ดัตปลาหนำ 3 สายพันธุ์ คือ

- ดัตปลาหนำพันธุ์โอแถบ (skipjack tuna)
- ดัตปลาหนำพันธุ์ครีบลีทอง (yellowfin tuna)
- ดัตปลาหนำพันธุ์ครีวยาว (albacora tuna)

จากบริษัทสงขลาแคนนิ่ง จำกัด มหาชน อ.หาดใหญ่ จ.สงขลา และบริษัท  
ทรอปิคอลแคนนิ่งจำกัด มหาชน อ.หาดใหญ่ จ.สงขลา โดยดัตปลาหนำมีขนาดความยาวเฉลี่ย 5-10  
เซนติเมตร ผ่านการแช่เยือกแข็งและนำเข้าจากต่างประเทศแถบมหาสมุทรแปซิฟิก ในช่วงเดือน  
มีนาคม 2538 ถึง พฤษภาคม 2538 ตั้งค่าความสะอาดวัสดุดิบเก็บรักษาที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส

#### 2. สารเคมี

- สารเคมีต่าง ๆ ที่ใช้ในการวิเคราะห์ทางเคมีและที่ใช้ในการสกัด

### อุปกรณ์

1. เครื่องสกัดไขมันแบบชอคเกตต์ ยี่ห้อ Electromantle ME ประเทศอังกฤษ
2. เครื่องระเหยตัวทำละลาย ยี่ห้อ Brinkmann รุ่น CH-9230 ประเทศสวิสเซอร์แลนด์
3. เครื่องหมุนเหวี่ยงแบบควบคุมอุณหภูมิ ยี่ห้อ Hitachi รุ่น SCR 20B ประเทศญี่ปุ่น
4. ชุดเครื่องมือวิเคราะห์ประกอบทางเคมี ได้แก่ ค่า TBA ค่า TVB ค่า K ปริมาณกรด  
ไขมันอิสระ ค่าสปอนนิฟิเคชัน ค่าเปอร์ออกไซด์ ค่าไอโอดีน สารสปอนนิฟายไม่ได้  
โปรตีน ไขมัน ความชื้นและปริมาณของแข็งทั้งหมด
5. เครื่องวัดค่าสี Juki รุ่น JP 7100F ประเทศญี่ปุ่น
6. เครื่องบอบแห้งสุญญากาศ
7. หม้อนึ่งมาเชื้อ ยี่ห้อ TOMY รุ่น SS-320 ประเทศญี่ปุ่น
8. เครื่องวัดจุดหลอมเหลว ยี่ห้อ Fisher-Johns ประเทศสหรัฐอเมริกา
9. เครื่องวัดดัชนีหักเห (Abbe Refractometer) ยี่ห้อ Bausch & Lomb ประเทศสหรัฐอเมริกา
10. เครื่องแก๊สโครมาโทกราฟี (GC) ยี่ห้อ Shimadzu รุ่น 14 A ประเทศญี่ปุ่น
11. เครื่องไฮโมจิโนส ยี่ห้อ Nissei รุ่น AM-8 ประเทศญี่ปุ่น

## วิธีการ

### 1. การวิเคราะห์ห้องค์ประกอบทางเคมีของวัตถุดิบ

สุ่มตัวอย่างดับปลาพ่นน้ำแช่แข็ง 3 สายพันธุ์ คือ ดับปลาพ่นน้ำพันธุ์โอแถบ ดับปลาพ่นน้ำพันธุ์ครีบลีเอ็ง และดับปลาพ่นน้ำพันธุ์ครีบบาว ทำละลายดับปลาพ่นน้ำให้มีอุณหภูมิห้องเท่ากับอุณหภูมิห้อง บดละเอียดแล้วทำการวิเคราะห์คุณภาพทางเคมี ประกอบด้วย ความชื้น ปริมาณโปรตีน ปริมาณไขมัน และปริมาณของแข็งทั้งหมด โดยวิธี A.O.A.C. (1990) ค่า TVB และค่า K โดยวิธี Hasegawa (1987)

### 2. ศึกษากรรมวิธีที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากดับปลาพ่นน้ำ

#### 2.1 การสกัดน้ำมันด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ โดยวิธีการใช้ซอกเลต

ทำละลายดับปลาพ่นน้ำบดละเอียด อบแห้งภายใต้สภาวะสุญญากาศที่อุณหภูมิ 40-50 องศาเซลเซียส กำหนดให้มีค่าความชื้นร้อยละ 18-20 เก็บรักษาที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส

##### 2.1.1 ชนิดของตัวทำละลายอินทรีย์

สกัดน้ำมันจากดับปลาพ่นน้ำ 3 สายพันธุ์ โดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ 5 ชนิด คือ ปีโตรเลียมอีเธอร์ เฮกเซน ไอโซโพรพานอล อะซิโตน และเบนซีน โดยใช้อัตราส่วนวัตถุดิบ (น้ำหนักสด) ต่อตัวทำละลาย เท่ากับ 1:5 ระยะเวลาการสกัดนาน 5 ชั่วโมง ระเหยตัวทำละลาย แล้วเก็บตัวอย่างน้ำมันดิบจากดับปลาพ่นน้ำเพื่อวิเคราะห์

- ปริมาณน้ำมัน (A.O.A.C., 1990)

- ปริมาณกรดไขมันอิสระ (IUPAC, 1979)

การวางแผนการทดลองแบบ 3x5 Factorial in RCBD แต่ละสิ่งทดลองทำ 3 ซ้ำ การวิเคราะห์ข้อมูลใช้ Analysis of Variance และวิเคราะห์ความแตกต่างระหว่างสิ่งทดลองโดยใช้ Duncan's multiple range test ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% (ไพศาล เหล่าสุวรรณ, 2531)

##### 2.1.2 อัตราส่วนของวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย

สกัดน้ำมันจากดับปลาพ่นน้ำ 3 สายพันธุ์ โดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ที่คัดเลือกจากข้อ 2.1.1 มาศึกษาอัตราส่วนของวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย ดังนี้คือ 1:3 1:4 1:5 และ 1:6 หลังจากนั้นเก็บตัวอย่างน้ำมันดิบจากดับปลาพ่นน้ำเพื่อวิเคราะห์ เช่นเดียวกับข้อ 2.1.1

การวางแผนการทดลองแบบ 3x4 Factorial in RCBD แต่ละสิ่งทดลองทำ 3 ซ้ำ การวิเคราะห์ข้อมูลใช้วิธีการเดียวกับข้อ 2.1.1

### 2.1.3 อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัด

ศึกษาอุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดน้ำมันจากดักปลาหูกำแต่ละสายพันธุ์ โดยใช้ตัวทำละลายที่ดีที่สุดที่คัดเลือกได้จากข้อ 2.1.1 และใช้อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายที่คัดเลือกได้จากข้อ 2.1.2 กำหนดอุณหภูมิสกัดที่ 55 60 และ 65 องศาเซลเซียส และระยะเวลา 5 7 และ 9 ชั่วโมง เก็บตัวอย่างน้ำมันดิบจากดักปลาหูกำมาวิเคราะห์ เพื่อเลือกอุณหภูมิและระยะเวลาสกัดที่เหมาะสม โดยการวิเคราะห์

- ปริมาณความชื้น (A.O.A.C., 1990)
- ปริมาณน้ำมันดิบ (A.O.A.C., 1990)
- ปริมาณกรดไขมันอิสระ (IUPAC, 1979)
- ปริมาณค่าเปอร์ออกไซด์ (IUPAC, 1979)

การวางแผนการทดลองแบบ 3x3 Factorial in CRD แต่ละสิ่งทดลองทำ 3 ซ้ำ การวิเคราะห์ข้อมูลวิธีการเดียวกับข้อ 2.11

## 2.2 การสกัดน้ำมันโดยวิธี Bligh and Dyer

วัตถุดิบดักปลาหูกำ 3 สายพันธุ์ สกัดน้ำมันโดยใช้ตัวทำละลายผสมระหว่างคอลโรฟอร์มและเมทานอลเก็บตัวอย่างน้ำมันดิบจากดักปลาหูกำมาวิเคราะห์คุณภาพเช่นเดียวกับข้อ 2.1.3

การวางแผนการทดลองใช้แบบ RCBD แต่ละสิ่งทดลองทำ 3 ซ้ำ การวิเคราะห์ข้อมูลวิธีการเดียวกับข้อ 2.1.1

## 2.3 การสกัดน้ำมันโดยการใช้น้ำ

นำวัตถุดิบดักปลาหูกำ 3 สายพันธุ์ มาบดละเอียดแล้วให้ความร้อนด้วยไอน้ำ โดยใช้หม้อนึ่งมาเชื้อ ควบคุมอุณหภูมิ 80-90 องศาเซลเซียส ระยะเวลาการให้ไอน้ำนาน 1 และ 1.5 ชั่วโมง แล้วหมุนเหวี่ยงด้วยความเร็วรอบ 16,000 รอบต่อนาที นาน 30 นาที เก็บตัวอย่างน้ำมันดิบจากดักปลาหูกำมาวิเคราะห์คุณภาพเช่นเดียวกับข้อ 2.1.3

การวางแผนการทดลองใช้แบบ 3x2 Factorial in RCBD แต่ละสิ่งทดลองทำ 3 ซ้ำ การวิเคราะห์ข้อมูลเช่นเดียวกับข้อ 2.1.1

## 3. ศึกษาสมบัติของน้ำมันที่สกัดได้

วิเคราะห์สมบัติน้ำมันดิบจากดักปลาหูกำที่สกัดได้ ดังนี้

- จุดหลอมเหลว โดยใช้เครื่อง Fisher - Johns Apparatus
- ดัชนีหักเหแสง โดยใช้เครื่อง Abbe Refractometer
- ค่าไอโอดีน โดยวิธี IUPAC (1979)
- ค่าสaponification โดยวิธี IUPAC (1979)
- สารสaponification ไม่ได้ โดยวิธี IUPAC (1979)
- ค่าเปอร์ออกไซด์ โดยวิธี IUPAC (1979)

- ปริมาณกรดไขมันอิสระ โดยวิธี IUPAC (1979)
- ค่า TBA โดยวิธี Egan และคณะ (1981)
- ค่าสีในระบบ Hunter โดยใช้เครื่องวัดสี Juki
- ชนิดและปริมาณกรดไขมัน โดยใช้เครื่องแก๊สโครมาโทกราฟี
- กลิ่นโดยใช้บุคคลทดสอบ

#### 4. วิเคราะห์คุณภาพเคมี กายภาพและประสาทสัมผัสของน้ำมันจากด้ปลาทูน่าระหว่างการเก็บรักษา

นำน้ำมันด้ปลาที่สกัดได้เก็บรักษาที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 25 วัน โดยเก็บตัวอย่างวันที่ 0, 5, 10, 15, 20, 25 มาทำการวิเคราะห์

- ค่า TBA โดยวิธี Egan และคณะ (1981)
- ปริมาณกรดไขมันอิสระ (IUPAC, 1979)
- ค่าสีในระบบ Hunter โดยใช้เครื่องวัดสี Juki
- การทดสอบทางประสาทสัมผัส ด้านสี กลิ่นคาวปลา กลิ่นหืน โดยใช้บุคคลและแบบทดสอบชิมเชิงพรรณนา

## ผลและวิจารณ์

### 1. องค์ประกอบทางเคมีของวัตถุดิบ

ผลการวิเคราะห์องค์ประกอบทางเคมีของตับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ให้ผลดังตารางที่ 2 พบว่าตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ (Skipjack tuna) ตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง (yellowfin tuna) และตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบบาว (albacore tuna) มีความชื้นเท่ากับร้อยละ 64.85 63.37 และ 72.85 โปรตีน เท่ากับร้อยละ 24.85 30.11 และ 19.16 และไขมัน เท่ากับร้อยละ 49.72 24.35 และ 20.14 โดยน้ำหนักแห้ง ตามลำดับ ซึ่งจะเห็นว่าความชื้น โปรตีน และไขมันของตับปลา ทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ มีค่าแตกต่างกันแสดงว่าสายพันธุ์ของปลาทูน่าจะมีผลต่อองค์ประกอบทางเคมีของตับปลา และนอกจากนี้อาจเกิดจากปัจจัยอื่น ๆ เช่น อายุ ขนาด เพศ แหล่งอาหาร ที่อยู่อาศัย ฤดูกาลที่จับ และสภาพแวดล้อมอื่น ๆ เป็นต้น (Wheaton and Lawson, 1985) โดยในช่วงฤดูการวางไข่ ไขมันในตับปลาจะมีปริมาณต่ำ เนื่องจากไขมันจะไปสะสมบริเวณอวัยวะสืบพันธุ์ แต่หลังจากฤดูการวางไข่ ไขมันในตับปลาจะมีปริมาณสูงขึ้น (Sikorski *et al.*, 1990)

ตารางที่ 2 องค์ประกอบทางเคมีของตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์

องค์ประกอบทางเคมี	ทูน่าพันธุ์โอแถบ	ทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง	ทูน่าพันธุ์ครีบบาว
ความชื้น (ร้อยละ)	64.85 ± 0.07	63.37 ± 0.11	72.82 ± 0.07
โปรตีน (ร้อยละ)	24.85 ± 0.23	30.11 ± 0.14	19.16 ± 0.04
ไขมัน <sup>1</sup> (ร้อยละ)	49.72 ± 0.15	24.35 ± 0.08	20.14 ± 0.16
ค่า K (ร้อยละ)	36.61 ± 0.01	32.16 ± 0.02	38.71 ± 0.02
ค่า TVB (มก. ในไตรเจนต่อ 100 กรัม)	29.01 ± 0.01	28.49 ± 0.03	30.08 ± 0.02
ค่า TBA	3.01 ± 0.14	3.02 ± 0.08	3.32 ± 0.19
(มก. มาโลนอลดีไฮด์ต่อ กก. ตัวอย่าง)			
ปริมาณของแข็งทั้งหมด (ร้อยละ)	35.56 ± 0.18	35.66 ± 0.25	27.96 ± 0.13

หมายเหตุ<sup>1</sup> คำนวณจากน้ำหนักแห้งของตัวอย่าง

จากการวิเคราะห์คุณภาพของตับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ เพื่อบ่งบอกความสด พบว่าคุณภาพโดยทั่วไปของตับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ อยู่ในระดับที่ยอมรับโดยพิจารณาจาก ค่า TVB ค่า K และค่า TBA โดยที่ค่า TVB สามารถใช้เป็นตัวบ่งชี้การย่อยสลายโปรตีนของสัตว์น้ำหลังการตายโดยมีสาเหตุจากแบคทีเรียและเอนไซม์ในสัตว์น้ำ Hasegawa (1987) รายงานว่าค่า TVB สามารถใช้เป็นดัชนีบอกความสดของปลาได้โดยปลาที่มีค่า TVB ต่ำกว่า 20 มิลลิกรัม ไนโตรเจนต่อ 100 กรัม ถือว่ามีความสดมาก ค่า TVB ที่เกินกว่า 30 มิลลิกรัม ไนโตรเจนต่อ 100

กรัม จะเริ่มไม่สด และค่า TVB ถึง 40 มิลลิกรัมไนโตรเจนต่อ 100 กรัม จัดเป็นคุณภาพที่ไม่เหมาะสมต่อการบริโภค จากการทดลองพบว่าค่า TVB ของดับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบยาว มีค่าร้อยละ 29.04 28.49 และ 30.08 มิลลิกรัม(ไนโตรเจน) ต่อ 100 กรัมตัวอย่างตามลำดับ นอกจากนี้เมื่อพิจารณาคุณภาพจาก ค่า K ซึ่งแสดงถึงการเปลี่ยนแปลงทางเคมีที่เกิดขึ้นในระหว่างกระบวนการเน่าเสียเนื่องจากการแตกตัวของสารประกอบนิวคลีโอไทด์ โดยการทำงานของเอนไซม์ต่าง ๆ (Huss, 1988) พบว่าค่า K ของดับปลาทูน่า พันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบยาว มีค่าเท่ากับร้อยละ 36.61 32.16 และ 38.71 ตามลำดับ Ehira, (1976) รายงานว่าค่า K สามารถแสดงความสดของปลา ค่า K ของปลาสดมีค่าต่ำ เมื่อความสดลดลงค่า K จะสูงขึ้น ค่า K ของปลาเน่าแล้วจะมีค่ามากกว่าร้อยละ 60 สำหรับการเกิดกลิ่นหืนสามารถประเมินได้ โดยการวัดค่า TBA การเก็บรักษาวัตถุดิบที่มีไขมันสูงไว้ระยะเวลานานทำให้เสื่อมเสียคุณภาพ และมีค่า TBA สูงโดยเฉพาะถ้ามีกรดไขมันที่ไม่อิ่มตัวสูง (นงลักษณ์ สุทธิวานิช, 2531) โดยปลาที่มีคุณภาพไม่ดีจะมีค่า TBA เท่ากับ 4-27 มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์ต่อกิโลกรัมตัวอย่าง (Sinnhuber and Yu, 1958) จากการทดลองพบว่าดับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบยาว มีค่า TBA เท่ากับ 3.10 3.02 และ 3.32 มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์ต่อกิโลกรัมตัวอย่าง และปริมาณของแข็งทั้งหมดของดับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบยาว มีค่าเท่ากับร้อยละ 35.56 35.66 และ 27.96 ตามลำดับ ซึ่งปริมาณของแข็งทั้งหมดจะมีความสัมพันธ์กับความชื้นในทางผกผัน ถ้าปริมาณของแข็งทั้งหมดเพิ่มขึ้นความชื้นจะมีค่าลดลง

## 2. ศึกษากรรมวิธีที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากดับปลาทูน่า

### 2.1 การสกัดน้ำมันด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ โดยวิธีการใช้ช็อคเลต

#### 2.1.1 ชนิดของตัวทำละลายอินทรีย์

จากการศึกษาชนิดของตัวทำละลายอินทรีย์ที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากดับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ 5 ชนิด คือ ปิโตรเลียมอีเธอร์ 2-โพรพานอล เบนซีน เฮกเซน และอะซิโตน โดยใช้อัตราส่วนวัตถุดิบ (น้ำหนักสด) ต่อตัวทำละลาย 1:5 อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส นาน 5 ชั่วโมง พบว่าตัวทำละลายต่างชนิดกันมีผลต่อปริมาณน้ำที่สกัดได้แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) ดังตารางที่ 3 โดยที่ประสิทธิภาพในการสกัดน้ำมันของตัวทำละลายอินทรีย์เรียงจากมากไปหาน้อยได้ดังนี้ คือ อะซิโตน 2-โพรพานอล เบนซีน เฮกเซน และปิโตรเลียมอีเธอร์ ตามลำดับ



ตารางที่ 3 ปริมาณน้ำมันและปริมาณกรดไขมันอิสระรูปกรดโอเลอิกของน้ำมันคินจากต้นปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ต่างชนิดกัน

ชนิดตัวทำละลาย อินทรีย์	ทูน่าพันธุ์โอแถบ		ทูน่าพันธุ์ครีบลีเอ็ง		ทูน่าพันธุ์ครีวยาว	
	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)
อะซิโตน	40.17a±0.45	57.37 <sup>d</sup> ±0.03	29.58 <sup>a</sup> ±0.52	48.82 <sup>c</sup> ±0.13	23.34 <sup>a</sup> ±0.57	55.60 <sup>c</sup> ±0.34
2-โพรพานอล	36.79b±0.74	57.88 <sup>c</sup> ±0.12	39 <sup>b</sup> ±0.46	48.52 <sup>d</sup> ±0.22	20.77 <sup>b</sup> ±0.83	20.77 <sup>b</sup> ±0.83
เบนซีน	34.89c±0.58	58.82 <sup>a</sup> ±0.24	23.60 <sup>c</sup> ±0.73	49.23 <sup>b</sup> ±0.08	18.16 <sup>c</sup> ±0.59	18.16 <sup>c</sup> ±0.59
เฮกเซน	33.69d±0.61	28.74 <sup>b</sup> ±0.17	19.72 <sup>d</sup> ±0.30	49.47 <sup>a</sup> ±0.19	16.91 <sup>dc</sup> ±0.50	16.91 <sup>dc</sup> ±0.50
ปิโตรเลียมอีเธอร์	31.17c±0.79	54.88 <sup>d</sup> ±0.11	18.96 <sup>d</sup> ±0.66	47.47 <sup>c</sup> ±0.33	16.61 <sub>a</sub> ±0.68	16.61 <sup>d</sup> ±0.68

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยที่มีอักษรต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (p>0.05)

ประสิทธิภาพของตัวทำละลายอินทรีย์แต่ละชนิดมีความแตกต่างกัน เนื่องจากตัวทำละลายอินทรีย์แต่ละชนิดมีความเป็นขั้ว (polarity) ที่แตกต่างกัน จากการทดลอง พบว่าการสกัดน้ำมันจากตับปลาห่านนำโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลายสามารถสกัดน้ำมันดิบจากตับปลาห่านได้ปริมาณสูงสุด ขณะที่การใช้ปิโตรเลียมอีเธอร์เป็นตัวทำละลายสกัดน้ำมันได้ปริมาณต่ำสุด ทั้งนี้เนื่องจากการสกัดน้ำมันโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลายที่ไม่มีขั้ว จะสกัดลึกลงไม่มีชั้นกลุ่ม simple lipids ได้แก่ ไตรกลีเซอไรด์ ไดกลีเซอไรด์ โมโนกลีเซอไรด์ และกรดไขมันอิสระ เป็นต้น ซึ่งสารพวกนี้จะละลายได้ดีในตัวทำละลายที่ไม่มีขั้ว ขณะที่การสกัดน้ำมันโดยใช้อะซิโตนซึ่งเป็นตัวทำละลายที่มีขั้วสูงสามารถสกัดลึกลงกลุ่ม simple lipids และ ลึกลงกลุ่ม compound lipids ได้แก่ ฟอสโฟลิปิด โกลโคไลปิด ลิโปโปรตีน และ derived lipids (Christie, 1982) นอกจากนี้การสกัดโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลายสามารถสกัดกรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิด EPA และ DHA ซึ่งเป็นลึกลงที่มีขั้วได้ดี (Christie, 1982) จากรายงานของ Yang และ คณะ (1992) พบว่าอะซิโตนมีประสิทธิภาพในการสกัดกรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิด EPA และ DHA จากสเต็มเซลล์ของน้ำมันจากเครื่องในปลาหมึกสูงกว่าเฮกเซน เนื่องจากอะซิโตนที่ใช้สกัดมีความเป็นขั้วสูงกว่าเฮกเซน และจากรายงานของ Sargent และ Henderson (1995) พบว่าการสกัด ไตรกลีเซอไรด์ที่มีกรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิด EPA และ DHA ปริมาณสูงจากน้ำมันปลาควรใช้อะซิโตนเข้มข้นร้อยละ 85-90 นอกจากนี้พบว่าตับปลาห่านสายพันธุ์ต่างกันจะสกัดน้ำมันดิบได้ปริมาณแตกต่างกัน โดยน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาห่านพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีง และพันธุ์ครีบบาว โดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย มีปริมาณเท่ากับร้อยละ 40.17 29.58 และ 23.34 โดยน้ำหนักแห้ง ตามลำดับ

จากการวิเคราะห์ปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบจากตับปลาห่าน 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ต่างชนิดกัน พบว่าปริมาณกรดไขมันอิสระในรูป กรดโอเลอิก มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) ดังตารางที่ 3 ทั้งนี้เนื่องจากตัวทำละลายอินทรีย์แต่ละชนิดมีความเป็นขั้วที่ต่างกัน นอกจากนี้พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาห่านสายพันธุ์ต่างกันมีปริมาณกรดไขมันอิสระต่างกันโดยน้ำมันดิบจากตับปลาห่านพันธุ์โอแถบ มีปริมาณกรดไขมันอิสระสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาห่านพันธุ์ครีบลีงและพันธุ์ครีบบาว เนื่องจากปลาสายพันธุ์ต่างกันจะมีปริมาณเอนไซม์ไลเปสในตับต่างกัน (Brody, 1965) ซึ่งจะส่งผลต่อการไฮโดรไลซ์พันธะเอสเทอร์ที่ต่างกัน นอกจากนี้สภาวะการขนส่งภายหลังการจับอาจแตกต่างกัน ดังนั้นปริมาณกรดไขมันอิสระในวัตถุดิบเริ่มต้นอาจแตกต่างกัน

การสกัดน้ำมันจากตับปลาห่านด้วยตัวทำละลายอินทรีย์โดยวิธีการใช้ขอลเกต พบว่าน้ำมันดิบที่สกัดได้มีปริมาณกรดไขมันอิสระสูง ทั้งนี้เนื่องจากในระหว่างการสกัดน้ำมัน ความร้อน แสงสว่าง และออกซิเจน จะเป็นตัวเร่งทำให้เกิดการสลายของน้ำมันเกิดเป็นกรดไขมันอิสระเพิ่มขึ้น (Min, 1994)

การเลือกชนิดของตัวทำละลายที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากตับปลาหูน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ จะพิจารณาจากปริมาณน้ำมันดิบจากตับปลาหูน้ำที่สกัดได้และปริมาณกรดไขมันอิสระ พบว่าการใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลายสามารถสกัดน้ำมันจากตับปลาหูน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ได้สูงสุด และสามารถสกัดกรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิด EPA และ DHA ได้ดี ต่างจากเมื่อใช้ปิโตรเลียมอีเธอร์เป็นตัวทำละลาย ซึ่งสกัดน้ำมันดิบได้ปริมาณต่ำสุด และน้ำมันดิบจากตับปลาหูน้ำที่สกัดโดยอะซิโตนเป็นตัวทำละลายมีปริมาณกรดไขมันอิสระแตกต่างกันเล็กน้อย (อยู่ในช่วงร้อยละ 1-2) กับปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบที่สกัดโดยใช้ตัวทำละลายชนิดอื่น ฉะนั้นจากการทดลองพบว่าชนิดของตัวทำละลายอินทรีย์ที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากตับปลาหูน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ คือ อะซิโตน ดังนั้นจึงเลือกใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย ในการศึกษาขั้นต่อไป

### 2.1.2 อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย

การศึกษาอัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากตับปลาหูน้ำ 3 สายพันธุ์ โดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์ที่คัดเลือกได้จากข้อ 2.1.1.1 คือ อะซิโตน โดยใช้อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย ดังนี้ 1:3 1:4 1:5 และ 1:6 สกัดที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส นาน 5 ชั่วโมง การสกัดน้ำมันจากตับปลาหูน้ำพันธุ์โอแถบ โดยใช้อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย 1:3 1:4 และ 1:5 พบว่าเมื่ออัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายเพิ่มขึ้นปริมาณน้ำมันที่สกัดได้เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) แต่ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) ระหว่างการใช้อัตราส่วน 1:5 และ 1:6 สำหรับปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาหูน้ำพันธุ์ครีบลีและครีบบยาว เมื่อเปรียบเทียบการสกัดโดยใช้อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย 1:3 กับ 1:4 และอัตราส่วน 1:5 กับ 1:6 พบว่าปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาหูน้ำทั้ง 2 สายพันธุ์ ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) และการใช้อัตราส่วน 1:5 กับ 1:6 จะสกัดน้ำมันดิบได้มากกว่าการใช้อัตราส่วน 1:3 กับ 1:4 ดังตารางที่ 4

สำหรับผลการวิเคราะห์ปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบที่สกัดจากตับปลาหูน้ำ 3 สายพันธุ์ โดยใช้อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย 1:3 1:4 1:5 และ 1:6 (ตารางที่ 4) พบว่าเมื่ออัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายเพิ่มขึ้นปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบที่สกัดได้เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) ทั้งนี้เนื่องจากเมื่อตัวทำละลายเพิ่มขึ้น ทำให้น้ำในวัตถุดิบสามารถละลายในตัวทำละลายเพิ่มขึ้น น้ำมันที่สกัดได้จึงมีปริมาณความชื้นปะปนสูงมีผลทำให้เกิดการไฮโดรไลซิสของน้ำมันเกิดเป็น กรดไขมันอิสระเพิ่มขึ้น (Rossell and Pritchard, 1991) จากการศึกษาอัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากตับปลาหูน้ำ 3 สายพันธุ์ จะพิจารณาจากปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้ร่วมกับปริมาณกรดไขมันอิสระรูปกรดไขมันอิสระพบว่าการสกัดน้ำมันจากตับปลาหูน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยใช้อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย 1:6 และ 1:5 ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p > 0.05$ ) และที่อัตราส่วน 1:5 มีปริมาณกรดไขมันอิสระต่ำกว่าอัตราส่วน 1:6 ดังนั้นอัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากตับปลาหูน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ คือ อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายเท่ากับ 1:5 ซึ่งสอดคล้องกับผลการทดลองของ Sunaya และคณะ (1991) ซึ่งสกัดน้ำมันจากตับปลาฉลาม โดยวิธีการใช้ช็อคเลต และใช้อัตราส่วนวัตถุดิบสดต่อตัวทำละลาย เท่ากับ 1:5

ตารางที่ 4 ปริมาณน้ำมันและปริมาณกรดไขมันอิสระรูปกรดโอเลอิกของน้ำมันคิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลายและใช้ อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลายต่างกันต่างชนิดกัน

อัตราส่วนวัตถุดิบ ต่อตัวทำละลาย	ทูน่าพันธุ์โอแถบ		ทูน่าพันธุ์ครีบลีอง		ทูน่าพันธุ์ครีบบาว	
	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)
1:3	37.10 <sup>c</sup> ± 0.44	57.04 <sup>d</sup> ± 0.23	28.17 <sup>b</sup> ± 0.81	48.58 <sup>c</sup> ± 0.32	21.51 <sup>b</sup> ± 0.73	55.50 <sup>d</sup> ± 0.09
1:4	38.44 <sup>b</sup> ± 0.32	58.11 <sup>c</sup> ± 0.17	28.53 <sup>b</sup> ± 0.62	48.22 <sup>d</sup> ± 0.08	21.76 <sup>b</sup> ± 0.55	55.87 <sup>b</sup> ± 0.13
1:5	40.17 <sup>a</sup> ± 0.58	58.37 <sup>b</sup> ± 0.06	29.58 <sup>a</sup> ± 0.53	48.82 <sup>b</sup> ± 0.25	23.33 <sup>a</sup> ± 0.67	55.60 <sup>c</sup> ± 0.24
1:6	40.43 <sup>a</sup> ± 0.74	58.62 <sup>a</sup> ± 0.11	29.59 <sup>d</sup> ± 0.45	49.57 <sup>a</sup> ± 0.12	23.34 <sup>a</sup> ± 0.15	56.15 <sup>a</sup> ± 0.31

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยที่มีอักษรต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (p>0.05)

### 2.1.3 อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัด

ผลการศึกษาอุณหภูมิและระยะเวลาที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากคัตบปลาทูน้าทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย และใช้อัตราส่วนวัตถุดิบต่อตัวทำละลาย 1:5 อุณหภูมิ 55 60 และ 65 องศาเซลเซียส นาน 5 7 และ 9 ชั่วโมง พบว่าเมื่ออุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดเพิ่มขึ้นมีผลให้ปริมาณน้ำมันคัตบจากคัตบปลาทูน้า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดได้มีปริมาณเพิ่มขึ้น ดังตารางที่ 5 ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ Lee และคณะ (1985) ที่ได้ศึกษาผลของอุณหภูมิและเวลาในการสกัดน้ำมันจากปลาซาร์ดีน พบว่าเมื่ออุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดเพิ่มขึ้นปริมาณน้ำมันที่สกัดได้เพิ่มขึ้น การสกัดน้ำมันจากคัตบปลาทูน้าพันธุ์โอแถบ ที่อุณหภูมิ 60 และ 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง ให้ปริมาณน้ำมันคัตบที่สกัดได้ เท่ากับร้อยละ 47.63 และ 48.62 โดยน้ำหนักแห้งตามลำดับ และพบว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p>0.05$ ) และการสกัดน้ำมันจากคัตบปลาทูน้าพันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบาว ที่อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง ให้ปริมาณน้ำมันคัตบที่สกัดได้สูงสุด เท่ากับร้อยละ 32.85 และ 26.33 โดยน้ำหนักแห้ง ตามลำดับ และมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p<0.05$ ) กับปริมาณ น้ำมันที่สกัดในชุดการทดลองอื่น ซึ่งใช้อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดที่แตกต่างกัน

ปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันคัตบจากคัตบปลาทูน้า 3 สายพันธุ์ที่สกัดโดยใช้อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดในข้อ 2.1.1.3 พบว่าเมื่ออุณหภูมิและระยะเวลาเพิ่มขึ้นมีผลให้ปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันคัตบจากคัตบปลาทูน้า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดได้มีปริมาณเพิ่มขึ้น ดังตารางที่ 5 ทั้งนี้เนื่องจากอุณหภูมิการสกัดที่เพิ่มขึ้นจะเป็นตัวเร่งให้ไขมันเปลี่ยนเป็นกรดไขมันอิสระเพิ่มมากขึ้น (Low, 1987) และการเพิ่มระยะเวลาการสกัดจะให้น้ำมันสัมผัสกับความร้อนนานขึ้นทำให้ปริมาณกรดไขมันอิสระเพิ่มขึ้น และความชื้นที่ปะปนในน้ำมันจะเร่งการเกิดปฏิกิริยาไฮโดรไลซิสของน้ำมันเกิดเป็นกรดไขมันอิสระ (Rossel and Pritchard, 1991) โดยน้ำมันคัตบ ที่สกัดได้จากคัตบปลาทูน้าพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบาว ที่อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง มีปริมาณกรดไขมันอิสระสูงสุด เท่ากับร้อยละ 57.31 50.79 และ 56.74 ตามลำดับ และพบว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p>0.05$ ) กับปริมาณกรดไขมันอิสระในชุดการทดลองอื่นที่ใช้อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดที่แตกต่างกัน

ตารางที่ 5 ปริมาณน้ำมัน และปริมาณกรดไขมันอิสระรูปกรดโอเลอิกของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้อะซิโตเป็นตัวทำละลาย

เวลา (ชั่วโมง)	อุณหภูมิ (°ซ)	ทูน่าพันธุ์โอแถบ		ทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง		ทูน่าพันธุ์ครีบบยาว	
		ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)
5	55	38.62 <sup>c</sup> ±0.62	55.08 <sup>a</sup> ±0.15	27.90 <sup>f</sup> ±0.32	48.05 <sup>a</sup> ±0.26	20.72 <sup>n</sup> ±0.58	55.58 <sup>a</sup> ±0.09
	60	40.17 <sup>d</sup> ±0.58	55.37 <sup>a</sup> ±0.27	28.80 <sup>e</sup> ±0.74	48.82 <sup>a</sup> ±0.34	21.55 <sup>e</sup> ±0.62	55.60 <sup>a</sup> ±0.15
	65	43.33 <sup>c</sup> ±0.34	56.25 <sup>a</sup> ±0.22	29.49 <sup>d</sup> ±0.58	50.29 <sup>a</sup> ±0.31	22.83 <sup>def</sup> ±0.79	55.88 <sup>a</sup> ±0.24
7	55	40.75 <sup>d</sup> ±0.55	55.97 <sup>a</sup> ±0.03	29.58 <sup>d</sup> ±0.39	48.95 <sup>a</sup> ±0.17	23.33 <sup>gef</sup> ±0.35	55.98 <sup>a</sup> ±0.18
	60	43.57 <sup>c</sup> ±0.73	56.54 <sup>a</sup> ±0.16	30.14 <sup>c</sup> ±0.64	48.98 <sup>a</sup> ±0.23	23.77 <sup>bcd</sup> ±0.62	55.86 <sup>a</sup> ±0.22
	65	46.61 <sup>b</sup> ±0.79	56.64 <sup>a</sup> ±0.35	31.46 <sup>b</sup> ±0.52	50.10 <sup>a</sup> ±0.09	24.70 <sup>b</sup> ±0.59	56.01 <sup>a</sup> ±0.39
9	55	46.04 <sup>b</sup> ±0.68	56.84 <sup>a</sup> ±0.18	30.39 <sup>c</sup> ±0.75	49.87 <sup>a</sup> ±0.44	23.91 <sup>bcd</sup> ±0.75	56.17 <sup>a</sup> ±0.15
	60	47.63 <sup>a</sup> ±0.52	57.29 <sup>a</sup> ±0.07	31.30 <sup>b</sup> ±0.44	48.75 <sup>a</sup> ±0.03	24.49 <sup>bc</sup> ±0.55	56.49 <sup>a</sup> ±0.33
	65	48.62 <sup>a</sup> ±0.83	57.31 <sup>a</sup> ±0.25	32.85 <sup>a</sup> ±0.68	50.79 <sup>a</sup> ±0.27	26.33 <sup>a</sup> ±0.41	56.74 <sup>a</sup> ±0.21

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยที่มีอักษรต่างกันในสมมุติเดียวกันมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (p<0.05)

ตารางที่ 6 ความชื้นและค่าเปอร์ออกไซด์ของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย

เวลา (ชั่วโมง)	อุณหภูมิ (°C)	ทูน่าพันธุ์โอแถบ		ทูน่าพันธุ์ครีบลีอง		ทูน่าพันธุ์ครีบบาว	
		ค่าชื้น (ร้อยละ)	ค่าเปอร์ออกไซด์ (มก.สมมูลย์ต่อ กก.น้ำมัน)	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)	ปริมาณน้ำมัน (ร้อยละน้ำหนักแห้ง)	กรดไขมันอิสระ (ร้อยละ)
5	55	7.63abc±0.17	63.54 <sup>l</sup> ±0.31	7.45 <sup>c</sup> ±0.35	59.41 <sup>°</sup> ±0.25	7.78 <sup>bc</sup> ±0.17	65.67 <sup>l</sup> ±0.14
	60	6.54c±0.25	66.40 <sup>bc</sup> ±0.27	7.27 <sup>c</sup> ±0.08	61.65 <sup>c</sup> ±0.17	7.44 <sup>c</sup> ±0.22	69.52 <sup>bc</sup> ±0.30
	65	7.79abc±0.08	69.22 <sup>c</sup> ±0.11	8.31 <sup>bc</sup> ±0.36	63.08 <sup>bc</sup> ±0.08	8.73 <sup>ab</sup> ±0.03	72.48 <sup>ab</sup> ±0.09
7	55	7.72abc±0.24	64.17 <sup>ef</sup> ±0.06	8.43 <sup>bc</sup> ±0.28	61.55 <sup>c</sup> ±0.44	8.58 <sup>abc</sup> ±0.41	68.31 <sup>°</sup> ±0.21
	60	8.08ab±0.14	68.82 <sup>cd</sup> ±0.09	8.02 <sup>cc</sup> ±0.17	62.82 <sup>bc</sup> ±0.38	8.93 <sup>ab</sup> ±0.19	70.05 <sup>cd</sup> ±0.10
	65	8.65a±0.22	70.07 <sup>bc</sup> ±0.13	9.15 <sup>ab</sup> ±0.03	65.91 <sup>ab</sup> ±0.19	8.52 <sup>abc</sup> ±0.24	71.43 <sup>a-d</sup> ±0.24
9	55	7.13 <sup>bc</sup> ±0.33	70.56 <sup>abc</sup> ±0.31	8.78 <sup>abc</sup> ±0.35	62.48 <sup>bc</sup> ±0.33	8.67 <sup>ab</sup> ±0.16	70.65 <sup>bcd</sup> ±0.37
	60	8.02 <sup>ab</sup> ±0.19	72.30 <sup>ab</sup> ±0.42	9.46 <sup>a</sup> ±0.12	67.95 <sup>a</sup> ±0.28	9.60 <sup>a</sup> ±0.27	72.09 <sup>abc</sup> ±0.49
	65	9.01 <sup>a</sup> ±0.41	73.12 <sup>a</sup> ±0.29	9.53 <sup>a</sup> ±0.11	68.28 <sup>a</sup> ±0.39	8.53 <sup>abc</sup> ±0.33	73.33 <sup>a</sup> ±0.46

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยที่มีอักษรต่างกันในสมคมภ์เดียวกันมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (p<0.05)

จากการศึกษาความชื้นของน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดในข้อ 2.1.1.3 พบว่าเมื่ออุณหภูมิและระยะเวลาเพิ่มขึ้นมีผลให้ความชื้นของน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่า 3 สายพันธุ์ที่สกัดได้เพิ่มขึ้น ดังตารางที่ 6 เนื่องจากการใช้อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดที่เพิ่มขึ้นทำให้การหมุนเวียนของตัวทำละลายเพิ่มมากขึ้นส่งผลให้น้ำในวัตถุดิบสามารถละลายในตัวทำละลายเพิ่มขึ้น ดังนั้นปริมาณความชื้นที่ปะปนในน้ำมันจึงเพิ่มสูงขึ้น (Rossell and Pritchard, 1991) และเมื่อครบระยะเวลาการสกัดการระเหยตัวทำละลายที่ใช้ในการสกัดไม่สามารถระเหยน้ำออกมาพร้อมกันได้ เพราะการระเหยตัวทำละลายกระทำที่อุณหภูมิ 50 องศาเซลเซียส การเพิ่มอุณหภูมิการสกัดจาก 60 องศาเซลเซียสเป็น 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง พบว่าความชื้นของน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่า 3 สายพันธุ์ มีค่าเพิ่มขึ้นแต่ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p>0.05$ )

จากการวิเคราะห์ค่าเปอร์ออกไซด์ของน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่า 3 สายพันธุ์ เมื่อใช้อุณหภูมิและระยะเวลาการสกัดในข้อ 2.1.1.3 พบว่าเมื่ออุณหภูมิและระยะเวลาเพิ่มขึ้นค่าเปอร์ออกไซด์ของน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่า 3 สายพันธุ์ที่สกัดได้มีค่าเพิ่มขึ้น ดังตารางที่ 6 เนื่องจากการเพิ่มระยะเวลาการสกัดเพิ่มขึ้นน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่าซึ่งมีส่วนประกอบของกรดไขมันไม่อิ่มตัวสูงมีโออกาสดูดออกซิไลซ์ด้วยออกซิเจนได้นานขึ้น และการเพิ่มอุณหภูมิการสกัดมีผลช่วยเร่งปฏิกิริยาการเกิดออกซิเดชันที่พันธะคู่ของกรดไขมันชนิดไม่อิ่มตัว ซึ่งการออกซิเดชันจะเกิดขึ้นเองตลอดเวลา (Kinsella, 1986) การสกัดน้ำมันจากดับปลาทุน่าพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบาวที่อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง ให้ค่าเปอร์ออกไซด์สูงสุด เท่ากับ 73.12 68.28 และ 73.33 มิลลิกรัมสมมูลต่อกิโลกรัมน้ำมัน ตามลำดับ การสกัดน้ำมันจากดับปลาทุน่า 3 สายพันธุ์ ที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส และ 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง ให้ค่าเปอร์ออกไซด์ที่ไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p>0.05$ )

ดังนั้นจากการศึกษากรรมวิธีที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากดับปลาทุน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยวิธีการใช้ชอคเลต พบว่าชนิดตัวทำละลายอินทรีย์ที่เหมาะสมในการสกัดคือ อะซิโตน อัตราส่วนวัตถุดิบ (น้ำหนักสด) ต่อตัวทำละลาย เท่ากับ 1:5 และจากผลการศึกษาอุณหภูมิและระยะเวลาที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากดับปลาทุน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยพิจารณาจากปริมาณน้ำมัน ปริมาณกรดไขมันอิสระ ค่าเปอร์ออกไซด์ และความชื้น พบว่าอุณหภูมิ และระยะเวลาที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันจากดับปลาทุน่าพันธุ์โอแถบ คือ อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง และการสกัดน้ำมันจากดับปลาทุน่าพันธุ์ครีบลีองและพันธุ์ครีบบาว คือ อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง

ผลการสกัดน้ำมันจากดับปลาทุน่า 3 สายพันธุ์ โดยวิธีการใช้ชอคเลตและใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย ดังตารางที่ 7 พบว่าปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้จากดับปลาทุน่าพันธุ์โอแถบ มีปริมาณสูงกว่าน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่าพันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบาว อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p<0.05$ ) โดยมีปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้ เท่ากับร้อยละ 47.63 32.85 และ 26.33 โดยน้ำหนักแห้ง และจากการวิเคราะห์คุณภาพของน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ พบว่าน้ำมันดิบจากดับปลาทุน่าพันธุ์โอแถบมีปริมาณกรดไขมันอิสระสูงกว่าน้ำมันดิบจากดับปลา



พุน้ำพันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบยาว อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) โดยมีปริมาณกรดไขมันอิสระ เท่ากับร้อยละ 57.29 50.79 และ 56.74 ตามลำดับ น้ำมันดิบจากดักปลาพุน้ำพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบยาว มีความชื้น เท่ากับร้อยละ 8.02 9.53 และ 8.53 ตามลำดับ แต่ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p > 0.05$ ) และค่าเปอร์ออกไซด์ ของน้ำมันดิบจากดักปลาพุน้ำพันธุ์ครีบบยาว มีค่าสูงกว่าน้ำมันดิบจากดักปลาพุน้ำพันธุ์โอแถบ และพันธุ์ครีบลีอง อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) โดยมีค่าเปอร์ออกไซด์ เท่ากับ 73.33 72.30 และ 68.28 มิลลิกรัมสมมูลต่อกิโลกรัมน้ำมัน ตามลำดับ

ตารางที่ 7 ปริมาณน้ำมันดิบ ปริมาณกรดไขมันอิสระรูปกรดโอเลอิก ค่าเปอร์ออกไซด์ และความชื้น ของน้ำมันดิบจากดักปลาพุน้ำ 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยใช้อะซิโตนเป็นตัว ทำละลาย

สายพันธุ์	ปริมาณน้ำมันดิบ (ร้อยละ น.น แห้ง)	ปริมาณกรดไขมัน อิสระ (ร้อยละ)	ความชื้น (ร้อยละ)	ค่าเปอร์ออกไซด์ (มก.สมมูลต่อก ก. น้ำมัน)
พุน้ำพันธุ์โอแถบ*	47.63 <sup>a</sup> ±0.52	57.29 <sup>a</sup> ±0.07	8.02 <sup>a</sup> ±0.19	72.30 <sup>b</sup> ±0.42
พุน้ำพันธุ์ครีบลีอง **	32.85 <sup>b</sup> ±0.68	50.79 <sup>c</sup> ±0.27	9.53 <sup>b</sup> ±0.11	68.28 <sup>c</sup> ±0.39
พุน้ำพันธุ์ครีบบยาว**	26.33 <sup>c</sup> ±0.41	56.74 <sup>b</sup> ±0.21	8.53 <sup>a</sup> ±0.33	73.33 <sup>a</sup> ±0.46

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยที่มีอักษรต่างกันในสดมภ์เดียวกันมีความแตกต่างอย่างมีนัย

สำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ )

\* สกัดที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง

\*\* สกัดที่อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง

## 2.2 การสกัดน้ำมันโดยวิธี Bligh and Dyer

ผลการสกัดน้ำมันจากดักปลาพุน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยวิธี Bligh and Dyer ดังตารางที่ 8 พบว่าปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้จากดักปลาพุน้ำพันธุ์โอแถบ มีปริมาณสูงกว่าน้ำมันดิบจากดักปลาพุน้ำพันธุ์ครีบลีอง และพันธุ์ครีบบยาว โดยมีปริมาณน้ำมันดิบเท่ากับร้อยละ 37.86 23.82 และ 20.67 โดยน้ำหนักแห้ง ตามลำดับ และมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) ซึ่งมีปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้โดยวิธี Bligh and Dyer มีปริมาณน้อยกว่าการสกัดโดยวิธีการใช้ซอกเลต เนื่องจากการสกัดโดยวิธีการใช้ซอกเลตมีการใช้อุณหภูมิสูงช่วยเพิ่มประสิทธิภาพในการสกัดและใช้ระยะเวลาในการสกัดนานกว่าการสกัดโดยวิธี Bligh and Dyer

จากการวิเคราะห์คุณภาพของน้ำมันดิบจากดักปลาพุน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer ดังตารางที่ 8 พบว่าปริมาณกรดไขมันอิสระในรูปกรดโอเลอิก ความชื้น และค่าเปอร์ออกไซด์ ของน้ำมันดิบจากดักปลาพุน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ ) โดยน้ำมันดิบจากดักปลาพุน้ำพันธุ์โอแถบมีปริมาณกรดไขมันอิสระในรูปกรด

โอเลอิกสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาหุน่าพันธุ์ครีบลีองและพันธุ์ครีบบาว โดยมีปริมาณกรดไขมันอิสระ เท่ากับร้อยละ 35.46 32.57 และ 34.99 ตามลำดับ ความชื้นของน้ำมันดิบจากตับปลาหุน่าพันธุ์ครีบลีองและพันธุ์ครีบบาวมีค่าใกล้เคียงกัน และมีค่าสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาหุน่าพันธุ์ครีบลีองและพันธุ์ครีบบาวมีค่าใกล้เคียงกัน และมีค่าสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาหุน่าพันธุ์โอแถบ โดยมีความชื้น เท่ากับร้อยละ 6.33 6.42 และ 5.56 ตามลำดับ และค่าเปอร์ออกไซด์ของน้ำมันดิบจากตับปลาหุน่าพันธุ์โอแถบมีค่าต่ำกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาหุน่าพันธุ์ครีบลีองและพันธุ์ครีบบาว โดยมีค่าเปอร์ออกไซด์ เท่ากับ 50.49 54.24 และ 56.38 มิลลิกรัม สมมูลต่อ กิโลกรัม น้ำมัน ตามลำดับ การสกัดน้ำมันจากตับปลาหุน่า 3 สายพันธุ์ โดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันที่สกัดได้มีปริมาณกรดไขมันอิสระ และค่าเปอร์ออกไซด์ต่ำกว่าการสกัดด้วยวิธีการใช้ซอกเลต เนื่องจากวิธี Bligh and Dyer ไม่ใช้ความร้อนในการสกัดและน้ำมันที่สกัดได้มีปริมาณความชื้นปะปนน้อย

ตารางที่ 8 ปริมาณน้ำมันดิบ ปริมาณกรดไขมันอิสระรูปกรดโอเลอิก ค่าเปอร์ออกไซด์ และ ความชื้นของน้ำมันดิบจากตับปลาหุน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer

สายพันธุ์	ปริมาณน้ำมันดิบ (ร้อยละ น.น.แห้ง)	ปริมาณกรด ไขมันอิสระ (ร้อยละ)	ความชื้น (ร้อยละ)	ค่าเปอร์ออกไซด์ (มก.สมมูลต่อ กก.น้ำมัน)
หุน่าพันธุ์โอแถบ	37.86 <sup>a</sup> ±0.34	35.46 <sup>a</sup> ±0.04	5.56 <sup>b</sup> ±0.11	50.49 <sup>c</sup> ±0.09
หุน่าพันธุ์ครีบลีอง	23.82 <sup>b</sup> ±0.17	32.57 <sup>b</sup> ±0.14	6.33 <sup>a</sup> ±0.07	54.24 <sup>b</sup> ±0.15
หุน่าพันธุ์ครีบบาว	20.67 <sup>c</sup> ±0.21	34.99 <sup>a</sup> ±0.08	6.42 <sup>a</sup> ±0.13	56.38 <sup>a</sup> ±0.22

หมายเหตุ ค่าเฉลี่ยที่มีอักษรต่างกันในสมมติเดียวกันมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p < 0.05$ )

### 2.3 การสกัดน้ำมันโดยการใช้ไอน้ำ

ผลการสกัดน้ำมันจากตับปลาหุน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยการใช้ไอน้ำพบว่าทำให้ความร้อนด้วยไอน้ำ โดยใช้หม้อต้มมาเชื้อ ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว ไม่สามารถสกัดน้ำมันออกจากตับปลาหุน่าได้ การใช้ไอน้ำทำให้โปรตีนในตับปลาหุน่าสูญเสียสภาพและแยกได้ส่วนที่เป็นของเหลวที่มีลักษณะคล้ายน้ำนึ่งปลาหุน่า ซึ่งประกอบด้วย น้ำ และน้ำมันที่รวมอยู่กับโปรตีนออกมา ส่วนที่เป็นของเหลวนี้ไม่สามารถนำมาแยกน้ำมันออกได้โดยการหมุนเหวี่ยงที่ความเร็วสูง เนื่องจากปริมาณน้ำมันที่ปะปนในส่วนที่เป็นของเหลวมีปริมาณค่านั้นการสกัดด้วยการใช้ไอน้ำเพียงอย่างเดียวจึงไม่เพียงพอที่จะแยกน้ำมันที่รวมอยู่กับโปรตีนหรือเนื้อเยื่ออื่น ๆ ได้ ดังนั้นจึงต้องมีการใช้วิธีการอื่นร่วมด้วย เช่น วิธีการย่อยด้วยกรดหรือด่างหรือการใช้เอนไซม์ในการสกัด และวิธีการสกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ เป็นต้น (Brody, 1965)

การสกัดน้ำมันจากตับปลาโดยการใช้น้ำร่วมกับการย่อยด้วยด่างเป็นวิธีที่สามารถนำมาใช้ในการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าที่มีปริมาณน้ำมันในระดับน้อยแต่มีปริมาณวิตามินเอสูงได้ โดยกรรมวิธีการสกัดสามารถทำได้โดยการเติมโซเดียมไฮดรอกไซด์ เข้มข้นร้อยละ 2-5 และให้ความร้อนด้วยไอน้ำที่อุณหภูมิ 82-87 องศาเซลเซียส กวนตลอดเวลา แยกน้ำมันออกโดยใช้เครื่องแยกหมุนเหวี่ยง ระยะเวลาการสกัดจะขึ้นอยู่กับพีเอช อุณหภูมิ ขนาดวัตถุดิบและอัตราการกวน เป็นต้น แต่ในการสกัดถ้ามีการเติมโซเดียมไฮดรอกไซด์มากเกินไปจะทำให้ไขมันเกิดเป็นสบู่และมีกลิ่นได้ และทำให้เกิดการสูญเสียวิตามินเอ เนื่องจากวิตามินเอจะรวมในส่วนของสบู่ (Brody, 1965) นอกจากนี้สามารถสกัดน้ำมันจากตับปลาโดยการใช้น้ำร่วมกับการย่อยด้วยด่าง และเอนไซม์กรรมวิธีการสกัดน้ำมันสามารถทำได้โดย บดตับปลาให้ละเอียด เติมน้ำในอัตราส่วน 1:1 ปรับพีเอชให้อยู่ในช่วง 1.2-1.5 โดยใช้สารละลายกรดไฮโดรคลอริก เข้มข้นร้อยละ 25 เติมน้ำในอัตราส่วน 1:1 ปรับพีเอชให้อยู่ในช่วง 1.2-1.5 โดยใช้สารละลายโซเดียมคาร์บอเนตอิ่มตัว จากนั้นให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 43-48 องศาเซลเซียส นาน 35-38 ชั่วโมง จากนั้นปรับพีเอชเป็น 9 โดยการเติมสารละลายโซเดียมคาร์บอเนตอิ่มตัว จากนั้นให้ความร้อนที่อุณหภูมิ 79 องศาเซลเซียส นาน 1 ชั่วโมง แยกน้ำมันออกโดยใช้เครื่องแยกหมุนเหวี่ยง ซึ่งส่วนที่เหลือจากการแยกน้ำมันสามารถมาสกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์เพื่อเพิ่มปริมาณผลผลิต (Brody, 1965)

ดังนั้นวิธีการย่อยด้วยกรด ด่างหรือเอนไซม์ร่วมกับการใช้น้ำจึงเป็นอีกแนวทางในการศึกษาพัฒนาการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าเพื่อเพิ่มผลผลิต

### 3. สมบัติของน้ำมันที่สกัดได้

#### 3.1 จุดหลอมเหลว

จากการวิเคราะห์จุดหลอมเหลวของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอกเลตโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (ตารางที่ 9) พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีโองและพันธุ์ครีบบาว มีจุดหลอมเหลวเท่ากันและสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแลบ โดยมีจุดหลอมเหลวเท่ากับ 27 27 26 องศาเซลเซียส ตามลำดับ สำหรับการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ โดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแลบ และทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง มีจุดหลอมเหลวเท่ากันและสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบบาว โดยมีจุดหลอมเหลวเท่ากับ 24 24 23 องศาเซลเซียส ตามลำดับ ซึ่งน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีจุดหลอมเหลวต่ำกว่าน้ำมันดิบที่สกัดด้วยวิธีการใช้ซอกเลต แสดงว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer ประกอบด้วยกรดไขมันที่มีจำนวนพันธะคู่ในโมเลกุลสูง

### 3.2 ดัชนีการหักเหแสง

จากการวิเคราะห์ดัชนีการหักเหแสงของน้ำมันดิบจากดับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลตและใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (ตารางที่ 8) พบว่าน้ำมันดิบจากดับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีโองและพันธุ์ครีบบาว มีดัชนีการหักเหแสงเท่ากับ 1.4755 1.4753 และ 1.4759 ตามลำดับ และการสกัดน้ำมันจากดับปลาทูน่า โดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันดิบจากดับปลาทูน่าที่สกัดได้จากดับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีโองและพันธุ์ครีบบาว มีดัชนีการหักเหแสงใกล้เคียงกัน เท่ากับ 1.4771 1.4779 และ 1.4779 ตามลำดับ โดยน้ำมันดิบจากดับปลาทูน่าที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีดัชนีหักเหแสงสูงกว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลต แสดงว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer ประกอบด้วยกรดไขมันที่มีจำนวนคาร์บอนและจำนวนพันธะคู่ในโมเลกุลสูง

ตารางที่ 9 สมบัติของน้ำมันดิบจากดับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ที่สกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลต และวิธี Bligh and Dyer เปรียบเทียบกับน้ำมันปลาดิบ

สมบัติ	ทูน่าพันธุ์โอแถบ		ทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง		ทูน่าพันธุ์ครีบบาว		น้ำมันปลาดิบ <sup>1</sup>
	ชอคเลต	Bligh and dyer	ชอคเลต	Bligh and dyer	ชอคเลต	Bligh and dyer	
จุดหลอมเหลว (°ซ)	26	24	27	24	27	23	ไม่กำหนด
ดัชนีหักเหแสง	1.4755	1.4771	1.4753	1.4779	1.4759	1.4779	ไม่กำหนด
ค่าไอโอดีน	109.81	124.85	109.56	128.32	103.21	110.94	ไม่กำหนด
(กรัมไอโอดีนต่อ 100 กรัมน้ำมัน)							
ค่าสaponification (มก.โพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ต่อกรัม น้ำมัน)	186.37	193.47	185.54	190.63	180.62	191.63	ไม่กำหนด
สารสaponification ไม่ได้ (กรัมต่อ กก.น้ำมัน)	27.18	24.49	27.55	27.17	29.60	25.24	ไม่กำหนด
ค่าเปอร์ออกไซด์ (มก.สมมูลต่อ กก. น้ำมัน)	72.30	50.49	68.28	54.24	73.33	56.38	3-20
ปริมาณกรดไขมันอิสระ (ร้อยละในรูปกรดโอเลอิก)	57.29	35.46	50.79	32.57	56.74	34.99	2-5
ค่า TBA (มก.มาโลนอลดีไฮด์ต่อ กก. น้ำมัน)	28.97	27.16	22.42	21.53	27.27	25.07	ไม่กำหนด

หมายเหตุ <sup>1</sup> Young (1985A)

### 3.3 ค่าไอโอดีน (Lodine Value)

จากการวิเคราะห์ค่าไอโอดีนของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลตโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (ตารางที่ 9) พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบและพันธุ์คริบเหลือง มีค่าไอโอดีนใกล้เคียงกันและมีค่าสูงกว่าค่าไอโอดีนของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์คริบขาว โดยมีค่าไอโอดีนเท่ากับ 109.81 109.56 และ 103.21 กรัมไอโอดีนต่อ 100 กรัมไขมัน ตามลำดับ และการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าโดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาทูน่าพันธุ์คริบเหลือง มีค่าไอโอดีนสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบและพันธุ์คริบขาว โดยมีค่าไอโอดีนสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบและพันธุ์คริบขาว โดยมีค่าไอโอดีนเท่ากับ 128.32 124.85 และ 110.94 กรัมไอโอดีนต่อ 100 กรัมไขมันตามลำดับ ซึ่งน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลตจะมีค่าไอโอดีนต่ำกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer แสดงว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีปริมาณกรดไขมันไม่อิ่มตัวอยู่ปริมาณมากกว่าซึ่งสอดคล้องกับผลการวิเคราะห์ชนิดและปริมาณของกรดไขมันในน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า ดังตารางที่ 10 และ 11 นอกจากนี้การสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าโดยวิธีการใช้ซอคเลตอาจมีผลให้น้ำมันดิบจากตับปลาที่สกัดได้เกิดออกซิเดชันที่พันธะคู่ในอัตราที่สูงส่งผลให้ค่าไอโอดีนที่วิเคราะห์ได้ลดลง เมื่อเปรียบเทียบกับเกณฑ์มาตรฐานน้ำมันปลาดิบจากปลาซาร์ดีนของ Young (1985A) พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดได้มีค่าต่ำกว่าเกณฑ์มาตรฐานกำหนด ซึ่งกำหนดค่าไอโอดีนของน้ำมันปลาดิบจากปลาซาร์ดีนไว้เท่ากับ 160-200 กรัมไอโอดีนต่อ 100 กรัมไขมัน

### 3.4 ค่าสaponification (Saponification Value)

จากการวิเคราะห์ค่าสaponification ของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลตโดยใช้ อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (ตารางที่ 9) พบว่าน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ มีค่าสaponification สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์คริบเหลืองและพันธุ์คริบขาว ซึ่งมีค่าสaponification เท่ากับ 186.37 185.54 และ 180.62 มิลลิกรัมโพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ต่อกรัมไขมัน ตามลำดับ และการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าโดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดได้จากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ มีค่าสaponification สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์คริบเหลืองและพันธุ์คริบขาว ซึ่งมีค่าสaponification เท่ากับ 193.47 190.63 และ 191.63 มิลลิกรัมโพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ต่อกรัมไขมัน ตามลำดับ ซึ่งน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer จะมีค่าสaponification สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลต ทั้งนี้เนื่องจากการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าโดยวิธี Bligh and Dyer ใช้คลอโรฟอร์มเป็นตัวทำละลาย สามารถสกัดสารพวกฟอสโฟไลปิดได้สูงกว่าการสกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลตโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (Christie, 1982) ซึ่งสารพวกฟอสโฟไลปิด

สามารถทำปฏิกิริยากับโพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ทำให้มีค่าสaponนิฟิเคชันสูง นอกจากนี้น้ำมันที่มีค่าสaponนิฟิเคชันที่สูงแสดงว่ากรดไขมันในไตรกลีเซอไรด์มีน้ำหนักโมเลกุลต่ำ (Hadziyev, 1987) แต่จากการวิเคราะห์ชนิดและปริมาณกรดไขมันของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer ดังตารางที่ 10 และ 11 พบว่าประกอบด้วยกรดไขมันที่มีน้ำหนักโมเลกุลสูง น้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีค่าสaponนิฟิเคชันใกล้เคียงกับน้ำมันปลาดิบจากน้ำนิ่ง ปลาทูน่าที่ได้จากการเหวี่ยงแยกจากการศึกษาของสุมาลัย และคณะ (2538) ซึ่งมีค่าสaponนิฟิเคชันเท่ากับ 189.44 - 193.96 มิลลิกรัมโพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ต่อกรัมน้ำมัน

### 3.5 สารสaponนิฟายไม่ได้

จากการวิเคราะห์สารสaponนิฟายไม่ได้ของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอกเลตโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (ตารางที่ 9) พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์คริบยาว มีสารสaponนิฟายไม่ได้สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบและพันธุ์คริบเหลือง โดยมีสารสaponนิฟายไม่ได้ เท่ากับ 29.60 27.18 และ 27.55 กรัมต่อกิโลกรัม น้ำมัน ตามลำดับ และการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าโดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์คริบเหลือง มีสารสaponนิฟายไม่ได้สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์ โอแถบ และพันธุ์คริบยาว โดยมีสารสaponนิฟายไม่ได้ เท่ากับ 27.17 24.49 และ 25.24 กรัมต่อกิโลกรัม น้ำมัน ตามลำดับ ซึ่งพบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ ที่สกัดได้จากทั้ง 2 วิธีมีสารสaponนิฟายไม่ได้สูง ทั้งนี้เนื่องจากตับของปลาทูน่าส่วนใหญ่จะประกอบด้วยสารพวกคลอเลสเตอรอลในปริมาณสูง (Brody, 1965) และน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ มีสารสaponนิฟายไม่ได้แตกต่างกัน ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับฤดูกาลและองค์ประกอบในตัวปลา และ ปริมาณสารสaponนิฟายไม่ได้ในน้ำมันจากตับปลาจะมีค่ามากกว่าในส่วนเนื้อปลา (Rossell และPritchard,1991) และ น้ำมันดิบที่สกัดได้จากทั้ง 2 วิธีมีสารสaponนิฟายไม่ได้สูงกว่าน้ำมันปลาดิบจากน้ำนิ่งปลาทูน่าที่ได้จากการแยกเหวี่ยงจากการศึกษาของสุมาลัย และคณะ (2528) ซึ่งมีสาร สaponนิฟายไม่ได้ เท่ากับ 10.5 กรัม ต่อกิโลกรัม น้ำมัน

### 3.6 ค่าเปอร์ออกไซด์ (Peroxide Balue)

จากการวิเคราะห์ค่าเปอร์ออกไซด์ของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอกเลตโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (ตารางที่ 9) พบว่าน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาทูน่าพันธุ์คริบยาว มีค่าเปอร์ออกไซด์สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบและพันธุ์คริบเหลือง โดยมีค่าเปอร์ออกไซด์ เท่ากับ 73.33 72.30 และ 68.28 มิลลิกรัมสมมูลต่อกิโลกรัม น้ำมัน ตามลำดับ และการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าโดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์คริบยาวมีค่าเปอร์ออกไซด์สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบและพันธุ์

ครีบริบเหลืองโดยค่าเปอร์ออกไซด์ เท่ากับ 56.38 50.49 และ 54.24 มิลลิกรัมสมมูลต่อกิโลกรัม น้ำมัน ซึ่งค่าเปอร์ออกไซด์ของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลตมีค่าสูงกว่า น้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer แม้ว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีจำนวนพันธะคู่มากกว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลต ทั้งนี้เนื่องจากการสกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลต อุณหภูมิสูงที่ใช้ในการสกัดมีผลช่วยเร่งปฏิกิริยาออกซิเดชันที่พันธะคู่ของกรดไขมันในน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า ซึ่งมีส่วนประกอบของกรดไขมันไม่อิ่มตัวสูง การเกิดออกซิเดชันสามารถเกิดขึ้นตลอดระยะเวลาการสกัด และการสกัดเป็นระยะเวลาสั้น ทำให้น้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าซึ่งมีส่วนประกอบของกรดไขมันไม่อิ่มตัวสูงมีโอกาสถูกออกซิไดซ์ด้วยออกซิเจนได้นานขึ้น และการที่น้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีค่าเปอร์ออกไซด์ต่ำ เนื่องจากการสกัดโดยวิธี Bligh and Dyer ไม่ใช้ความร้อนในการสกัดมีผลให้อัตราการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันต่ำ นอกจากนี้ตัวทำละลายอะซิโตนที่ใช้ในการสกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลต และคลอโรฟอร์มและเมธานอลที่ใช้ในการสกัดโดยวิธี Bligh and Dyer สามารถออกซิไดส์น้ำมันได้ (Ockerman, 1992) จากการศึกษาของ Rossell and Pritchard (1991) พบว่าการสกัดน้ำมันโดยวิธี Bligh and Dyer โดยใช้คลอโรฟอร์มและหลีกเลี่ยงการใช้ความร้อนจะมีผลช่วยให้ได้ค่าเปอร์ออกไซด์ต่ำ ค่าเปอร์ออกไซด์ของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดได้จากทั้ง 2 วิธีมีค่าสูงกว่าเกณฑ์กำหนดของมาตรฐานน้ำมันปลาดิบตามที่ Young (1985A) กำหนดค่าเปอร์ออกไซด์ของน้ำมันปลาดิบ อยู่ในช่วง 3-20 มิลลิกรัมสมมูลต่อกิโลกรัมน้ำมัน

### 3.7 กรดไขมันอิสระ (Free fatty acid)

จากการวิเคราะห์ปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลตโดยใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (ตารางที่ 9) พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ มีปริมาณกรดไขมันอิสระอยู่ในรูปกรดโอเลอิกสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบริบเหลืองและพันธุ์ครีบริบยาว โดยมีปริมาณกรดไขมันอิสระ เท่ากับร้อยละ 57.29 50.79 และ 56.74 ตามลำดับ สำหรับการสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าโดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบมีปริมาณกรดไขมันอิสระสูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบริบเหลืองและพันธุ์ครีบริบยาว โดยมีปริมาณกรดไขมันอิสระ เท่ากับร้อยละ 35.46 32.57 และ 34.99 ตามลำดับ การสกัดน้ำมันดิบปลาทูน่าโดยวิธีการใช้ชอคเลตให้ปริมาณกรดไขมันอิสระสูงกว่าการสกัดด้วยวิธี Bligh and Dyer ทั้งนี้เนื่องอุณหภูมิสูงที่ใช้ในการสกัดน้ำมันดิบปลาโดยวิธี การใช้ชอคเลตจะเป็นตัวเร่งให้เกิดการแตกตัวของไตรกลีเซอไรด์เป็นกรดไขมันอิสระได้สูงขึ้น และการที่ปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าที่สกัดได้มีปริมาณสูงอาจเกิดจากเอนไซม์ไลเปส น้ำ และสารประกอบฮิวมาตินในตับปลา (Brody, 1965) ซึ่งเป็นตัวเร่งให้เกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันของกรดไขมันไม่อิ่มตัวในน้ำมันดิบจากตับปลาได้และนอกจากนี้กรดไขมัน

อิสระปริมาณสูงในน้ำมันดิบปลา สามารถเร่งให้เกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันของน้ำมันได้ (Wsis, 1970) จึงเป็นผลให้ปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำที่สกัดได้มีค่าสูงกว่าเกณฑ์กำหนดของมาตรฐานน้ำมันปลาดิบของ Young (1985A) ซึ่งกำหนดค่าให้ปริมาณของกรดไขมันอิสระของน้ำมันปลาดิบ อยู่ในช่วงร้อยละ 2-5

### 3.8 ค่า TBA

จากการวิเคราะห์ค่า TBA ของน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำ 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ช็อคเลตโดยโซอะซิโตนเป็นตัวทำละลาย (ตารางที่ 9) พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำพันธุ์โอแถบมีค่า TBA สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำพันธุ์ครีบลีองและพันธุ์ครีบบาว โดยมีค่า TBA เท่ากับ 28.97 22.42 และ 27.27 มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์ต่อกิโลกรัมน้ำมัน ตามลำดับ และการสกัดน้ำมันจากตับปลาพุน้ำโดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำพันธุ์โอแถบมีค่า TBA สูงกว่าน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำพันธุ์ครีบลีองและพันธุ์ครีบบาว โดยมีค่า TBA เท่ากับ 27.16 21.53 และ 25.07 มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์ต่อกิโลกรัมน้ำมัน ตามลำดับ และการสกัดน้ำมันจากตับปลาพุน้ำโดยวิธีการใช้ช็อคเลตจะมีค่า TBA สูงกว่าการสกัดโดยวิธี Bligh and Dyer เพราะความร้อนที่ใช้ในการสกัดน้ำมันโดยวิธีการใช้ช็อคเลตเป็นตัวเร่งให้น้ำมันถูกออกซิเดชันมากขึ้นซึ่งถ้าค่า TBA อยู่ในช่วง 4-27 มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์ต่อกิโลกรัมตัวอย่าง แสดงว่าเกิดการหืนของน้ำมัน (Sinnhuber and Yu, 1985)

### 3.9 ค่าสี

จากการวิเคราะห์ค่าสีในระบบ Hunter ของน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำ 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ช็อคเลตโดยโซอะซิโตนเป็นตัวทำละลาย และวิธี Bligh and Dyer ดังตารางที่ 10 พบว่าน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำ 3 สายพันธุ์ที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีค่า L ต่ำกว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธีการใช้ช็อคเลต แสดงว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีสีคล้ำกว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธีการใช้ช็อคเลต และน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธีการใช้ช็อคเลตมีค่า a และ b สูงกว่าน้ำมันดิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer



ตารางที่ 10 ค่าสีของน้ำมันคิบจากคัตปลาหน้า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลต และวิธี Bligh and Dyer

สายพันธุ์	วิธีการใช้ชอคเลต			วิธี Bligh and Dyer		
	L	a	b	L	a	b
หน้าพันธุ์โอแถบ	17.14	7.69	7.99	8.14	-1.03	-0.82
หน้าพันธุ์ครีบลีอง	10.59	0.28	1.88	8.41	-0.22	1.27
หน้าพันธุ์ครีบบาว	10.75	2.61	3.38	8.97	-0.82	1.48

หมายเหตุ L = ความสว่างของสี (lightness)  
 a = ค่าของสีแดงถึงสีเขียว (red/green chromaticity)  
 b = ค่าของสีเหลืองถึงสีน้ำเงิน (yellow/blue chromaticity)

แสดงว่าน้ำมันคิบที่สกัดด้วยวิธีการใช้ชอคเลตมีความเข้มของสีแดงและสีเหลืองสูงกว่าน้ำมันคิบที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer น้ำมันคิบจากคัตปลาหน้าทั้ง 3 สายพันธุ์ที่สกัดได้จากทั้ง 2 วิธี มีสีค่อนข้างคล้ำ และมีค่า L ต่ำ ทั้งนี้เนื่องจากตัวทำละลายอินทรีย์ที่ใช้ในการสกัดน้ำมันจากคัตปลาหน้าสามารถสกัดเม็ดสีจากคัตปลา โดยเม็ดสีในน้ำมันคัตปลา ได้แก่ สารในกลุ่มแคโรทีนอยด์ที่มีสีแดง ส้ม และเหลือง นอกจากนี้กรดไขมันอิสระในน้ำมันสามารถทำให้เกิดสีคล้ำในน้ำมันได้ (Brody, 1965)

### 3.10 ชนิดและปริมาณกรดไขมัน

จากการวิเคราะห์ชนิดและปริมาณกรดไขมันของน้ำมันคิบจากคัตปลาหน้า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธีการใช้ชอคเลตและใช้อะซิโตนเป็นตัวทำละลายและสกัดโดยวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันคิบจากคัตปลาหน้ามีกรดไขมันอิ่มตัว (saturated fatty acid) กรดไขมันไม่อิ่มตัว (unsaturated fatty acid) กรดไขมันไม่อิ่มตัวสูง (highly unsaturated fatty acid) เป็นองค์ประกอบ ดังตารางที่ 11 และ 12 โดยชนิดของกรดไขมันที่พบในน้ำมันคิบจากคัตปลาหน้าทั้ง 3 สายพันธุ์ ที่สกัดจากทั้ง 2 วิธี มีความคล้ายคลึงกัน โดยกรดไขมันที่พบมากในน้ำมันคิบจากคัตปลา หน้าทั้ง 3 สายพันธุ์ ได้แก่ กรดไขมันอิ่มตัว เช่น กรดปาล์มิติก ( $C_{16:0}$ ) และกรดสเตียริก ( $C_{18:0}$ ) ร้อยละ 11.24 - 48.36 และ 8.65 - 15.94 ของกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ กรดไขมันไม่อิ่มตัวที่มีพันธะคู่ 1 พันธะ (monoethylenic) เช่น กรดพาลมิโตเลอิก ( $C_{16:1}$ ) และกรดโอเลอิก ( $C_{18:1}$ ) ร้อยละ 3.71-598 และ 28.89-38.93 ของกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ และกรดไขมันไม่อิ่มตัวที่มีจำนวนพันธะคู่ ตั้งแต่ 2 พันธะขึ้นไป (polyunsaturated fatty acid) เช่น eicosapentaenoic acid หรือ EPA ( $C_{20:5}$ )

และ docosahexaenoic acid หรือ DHA ( $C_{22:6}$ ) ร้อยละ 0.69-20.82 และ 0.92-14.76 ของกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ เมื่อเปรียบเทียบกรรมวิธีการสกัดน้ำมันจากตับปลาพุน้ำทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยวิธีการใช้ซอคเลตและวิธี Bligh and Dyer พบว่าน้ำมันที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีปริมาณกรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิดโอเมก้า-3 โดยเฉพาะ EPA และ DHA สูงกว่าน้ำมันที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลต ทั้งนี้เนื่องจากการสกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลต อาจเป็นสาเหตุให้เกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันของน้ำมันระหว่างการสกัดและอุณหภูมิสูงที่ใช้ในการสกัดทำให้เกิดการสลายตัวของกรดไขมันไม่อิ่มตัวตรงตำแหน่งพันธะคู่ของน้ำมัน

ตารางที่ 11 องค์ประกอบของกรดไขมันของน้ำมันดิบจากตับปลาพุน้ำ 3 สายพันธุ์ที่สกัดด้วยทำละลายอินทรีย์โดยวิธีการใช้ซอคเลต

ชนิดกรดไขมัน	ปริมาณกรดไขมัน (ร้อยละของกรดไขมันทั้งหมด)		
	พุน้ำพันธุ์โอแถบ	พุน้ำพันธุ์ครีบลีอง	พุน้ำพันธุ์ครีบบาว
C 14:0	1.75	ND	ND
C 16:0	48.36	37.66	33.53
C 16:1	5.98	4.01	4.42
C 18:0	11.24	15.16	15.52
C 18:1(n-7)	30.10	34.45	23.37
C 18:2(n-9)	ND	4.48	5.52
C 18:2(n-6)	ND	ND	1.66
C 18:3(n-3)	ND	ND	1.10
C 20:4(n-6)	0.18	ND	ND
C 20:5(n-3)	0.69	1.76	2.82
C 22:4(n-3)	ND	ND	0.63
C 22:5(n-6)	0.74	1.15	5.25
C 22:5(n-3)	ND	ND	0.49
C 22:6(n-3)	0.96	0.92	5.55

ND คือ ตรวจไม่พบ (not detected)

หมายเหตุ วิเคราะห์โดยโครงการวิจัยพัฒนาและฝึกอบรมการผลิตน้ำมันและผลิตภัณฑ์ (ไทย-เบลเยียม) หน่วยงานวิจัยพืชน้ำมันและสารธรรมชาติกองเกษตรเคมี

ตารางที่ 12 องค์ประกอบของกรดไขมันในน้ำมันดิบจากคับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัด  
โดยวิธี Blight and Dyer

ชนิดกรดไขมัน	ปริมาณกรดไขมัน (ร้อยละของกรดไขมันทั้งหมด)		
	ทูน่าพันธุ์โอแถบ	ทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง	ทูน่าพันธุ์ครีบบาว
C 14:0	1.62	ND	7.73
C 16.:0	48.06	36.29	11.24
C 16:1	5.71	3.71	ND
C 18:0	11.37	15.94	8.65
C 18:1(n-7)	ND	32.42	ND
C 18:1(n-9)	ND	4.51	ND
C 18:3(n-3)	1.86	0.55	ND
C 18:4(n-3)	ND	0.45	7.02
C 20:4(n-6)	ND	0.59	6.82
C 20:5(n-3)	0.86	2.20	20.82
C 22:5(n-6)	ND	1.60	9.02
C 22:6(n-3)	ND	1.70	14.76

ND คือ ตรวจไม่พบ (not detected)

หมายเหตุ วิเคราะห์โดยโครงการวิจัยพัฒนาและฝึกอบรมการผลิตน้ำมันและผลิตภัณฑ์  
(ไทย - เบลเยียม) หน่วยงานวิจัยพืชน้ำมันและสารธรรมชาติกองเกษตรเคมี

น้ำมันดิบจากคับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ที่สกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลตและสกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีปริมาณกรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิด EPA และ DHA ต่ำกว่าน้ำมันดิบจากคับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีโองที่สกัดโดยวิธีของ Foloh จากการทดลองของ Saito และคณะ (1996)ซึ่งมีปริมาณ EPA และ DHA เท่ากับร้อยละ 4.0 และ 20.7 ของกรดไขมันทั้งหมดตามลำดับ

ตารางที่ 13 ค่า TBA ของน้ำมันดิบปลาทูน่าพันธุ์โอแถบที่ระยะเวลาการเก็บรักษาต่างกัน

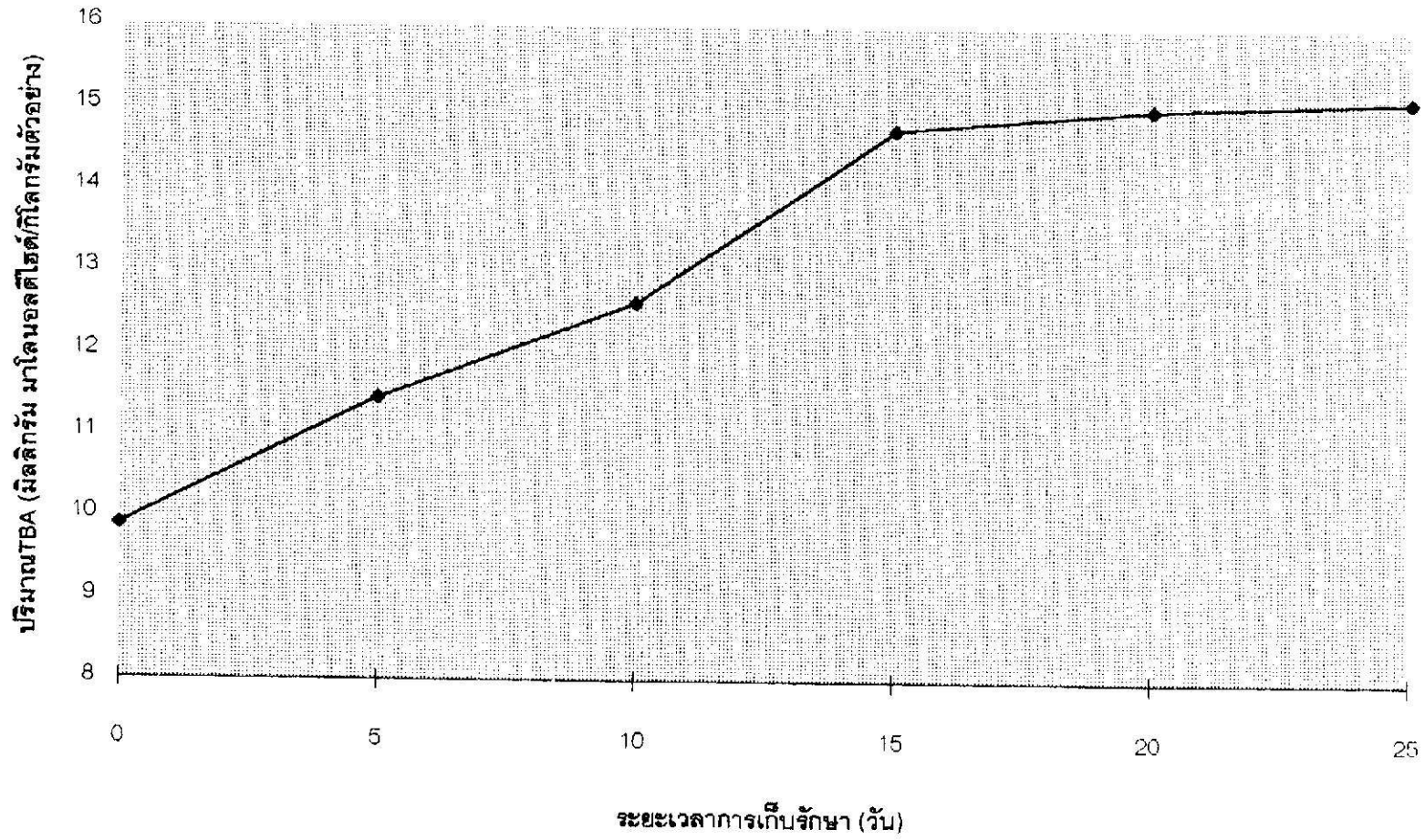
ระยะเวลาการเก็บรักษา (วัน)	ค่า TBA (มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์/กิโลกรัม ตัวอย่าง)
0	9.88
5	11.43
10	12.60
15	14.73
20	14.99
25	15.11

ตารางที่ 14 เปรียบเทียบปริมาณกรดไขมันอิสระของน้ำมันดิบปลาทูน่าพันธุ์โอแถบที่ระยะเวลาการเก็บรักษาที่เวลา 0 15 และ 25 วัน

ระยะเวลาการเก็บรักษา (วัน)	ปริมาณกรดไขมันอิสระ (ร้อยละในรูปกรดโอเลอิก)
0	11.51
15	13.00
25	13.17

ตารางที่ 15 ค่าสีของตัวอย่างน้ำมันดิบปลาทูน่าพันธุ์โอแถบที่ระยะเวลาการเก็บรักษาต่าง ๆ

ระยะเวลาที่เก็บรักษา (วัน)	ค่าสี		
	ค่า L	ค่า A	ค่า b
0	8.99	-0.13	-1.07
5	6.84	-0.55	-0.20
10	6.25	-0.32	-0.34
15	7.02	-0.56	-0.76
20	7.06	-0.65	-0.76
25	7.24	-0.62	-0.59



รูปที่ 4 การเปลี่ยนแปลงค่า TBA ของน้ำมันตับปลาทูน่าระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 25 วัน

ตารางที่ 16 การทดสอบทางประสาทสัมผัสของน้ำมันดิบปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ

ระยะเวลาที่เก็บ รักษา (วัน)	สี	กลิ่นคาวปลา	กลิ่นหืน
0	8.52 a	6.28 a	5.30 a
5	7.96 a	6.42 a	5.93 a
10	7.39 a	6.65 a	6.26 a
15	8.71 a	7.30 a	6.76 a
20	8.47 a	6.17 a	6.22 a
25	8.67 a	7.08 a	5.84 a
ค่าเฉลี่ย	8.29	6.65	6.05

หมายเหตุ ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ( $p < 0.05$ )

#### 4. คุณสมบัติของน้ำมันดิบปลาระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิห้อง

##### 4.1 ค่า TBA

ผลการวิเคราะห์ค่า TBA ของน้ำมันดิบปลาทูน่าระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 25 วัน ค่า TBA จะเพิ่มขึ้นตามระยะเวลาที่เก็บรักษา (ดังรูปที่ 4) เนื่องจาก ปฏิกิริยาของเอนไซม์ไลเปสทำให้พันธะเอสเทอร์ของกลีเซอไรด์แตกตัวเป็นกรดไขมันอิสระ หรือกลีเซอรอล และยังเกิดจากการที่กรดไขมันอิ่มตัว เกิดปฏิกิริยาออกซิเดชันกับออกซิเจนในอากาศ โดยค่า TBA สามารถบ่งบอกถึงคุณภาพของไขมัน ถ้าค่า TBA สูง คุณภาพของไขมันและน้ำมันจะต่ำจะมีการหืนเกิดขึ้นกับไขมัน สำหรับตัวอย่างที่ทำการวิเคราะห์เป็นน้ำมันดิบปลาที่สกัดจากปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ค่า TBA จะสูงขึ้น จากวันที่ 0 แสดงว่า เมื่อเก็บรักษาไว้นานขึ้น คุณภาพของน้ำมันดิบปลาจะลดลง มีการหืนเพิ่มขึ้น

##### 4.2 กรดไขมันอิสระ

การวิเคราะห์กรดไขมันอิสระของตัวอย่างน้ำมันดิบปลาทูน่าที่เก็บรักษาที่ระยะเวลา 0, 15 และ 25 วัน ที่อุณหภูมิห้องโดยวิเคราะห์ในรูปร้อยละของกรดโอเลอิก พบว่าค่ากรดที่วิเคราะห์ได้มีค่าสูงขึ้น โดยตัวอย่างที่เก็บที่ 0 วัน มีค่าร้อยละ 11.51 ที่ 15 และ 25 วัน จะมีค่าร้อยละ 13.00 และ ร้อยละ 13.17 ตามลำดับ แสดงว่าไตรกลีเซอไรด์ในตัวอย่างน้ำมันดิบปลาทูน่าที่ทำการวิเคราะห์นั้นถูกทำลายเป็นกรดไขมันอิสระมากขึ้น เนื่องจากค่ากรดที่วิเคราะห์ได้ใช้เป็นตัวบ่งชี้ว่าไตรกลีเซอไรด์ที่มีอยู่ในไขมันหรือน้ำมันถูกทำลายด้วยเอนไซม์ไลเปสเป็นกรดไขมันอิสระเล็กน้อยเพียงใด (ลักษณะ รุนะไกรกานต์ และนิธิยา รัตนปนนท์, 2533) ทั้งนี้ค่ากรดยังสามารถบ่งบอกถึงความหืนของไขมัน โดยถ้าไขมันมีปริมาณกรดไขมันอิสระมากขึ้น แสดงว่ามีการหืนชนิด hydrolytic rancidity เกิดขึ้นแก่น้ำมันดิบปลาที่เก็บไว้ที่ระยะเวลานานขึ้น โดยอาจเกิดจากความร้อน ความชื้นและแสง เป็นส่วนร่วมที่ทำให้การหืนเกิดเร็วขึ้น

### 4.3 ค่าสี

การวิเคราะห์ค่าสีของน้ำมันดับปลาทูน่าจะใช้ระบบ Hunter โดยใช้เครื่องวัดสี Juki รุ่น JP 7100F โดยค่าสีที่ได้จะจัดในรูปค่า L, a, และ b โดยค่า L จะบอกถึงความสว่างของสี ถ้าค่า L มีค่าใกล้ 100 จะค่อนข้างสีขาว ถ้าค่า L มีค่าใกล้ 0 จะค่อนข้างดำ เนื่องจากในการสกัดน้ำมันโดยตัวทำละลายนั้น ตัวทำละลายจะสกัดเม็ดสีของตับปลาทูน่าออกมาด้วย จึงทำให้น้ำมันที่ได้มีสีคล้ำ โดยตัวอย่างน้ำมันดับที่ 0 วัน จะมีค่า L 8.99 จะลดลงเมื่อระยะเวลาที่เก็บรักษานานขึ้น แสดงว่าเมื่อระยะเวลาเก็บรักษานานขึ้น สีของน้ำมันดับปลาจะเปลี่ยนเป็นสีเข้มขึ้นจนใกล้ สีดำ ดังตารางที่ 15 สำหรับค่า a จะเป็นค่าที่บอกความเขียวและแดงของผลิตภัณฑ์ ถ้าค่า a เป็น + จะค่อนข้างทางสีเขียว ถ้าค่า a เป็น - จะค่อนข้างทางสีแดง ค่าสีของน้ำมันดับปลาโดย ส่วนใหญ่มีค่า - แสดงว่ามีค่าสีแดงมากกว่าสีเขียว และเมื่อระยะเวลาเก็บรักษานานขึ้นค่าสีจะมีค่าไปทางสีแดงมากขึ้น ดังตารางที่ 15 ส่วนค่า b จะเป็นค่าที่บอกถึงสีน้ำเงินและเหลืองของผลิตภัณฑ์ ถ้า b มีค่า + ค่อนข้างทางสีน้ำเงิน ถ้า a มีค่า - จะค่อนข้างทางสีเหลืองและค่า b จากตารางที่ 15 พบว่าน้ำมันดับปลามีค่าค่อนข้างทางสีเหลืองมากกว่าสีน้ำเงิน สำหรับค่า b มีการเปลี่ยนแปลงเล็กน้อยเมื่อระยะเวลาการเก็บรักษานานขึ้น

### 4.4 การทดสอบทางประสาทสัมผัส

การทดสอบทางประสาทสัมผัสด้านสี กลิ่นคาวปลา และกลิ่นหืน ของน้ำมันดับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ใช้ผู้ทดสอบชิมที่ผ่านการฝึกฝนแล้วจำนวน 10 คน พบว่าทุกด้านไม่มีความแตกต่างของตัวอย่างที่ระยะเวลาการเก็บรักษาต่างกัน อย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ระดับความเชื่อมั่น 95% โดยหลังจากการเก็บรักษาวันที่ 25 คะแนนเฉลี่ยในด้านสี กลิ่นคาวปลา กลิ่นหืน มีค่า 8.67 7.08 5.84 ตามลำดับ (ดังตารางที่ 16) พบว่า สีของน้ำมันดับปลามีสีค่อนข้างน้ำตาลเข้ม กลิ่นคาวปลา ค่อนข้างมาก แต่กลิ่นหืนอยู่ในระดับปานกลาง โดยจะสัมพันธ์กับค่า TBA ที่มีค่าไม่สูงมาก

## สรุป

องค์ประกอบทางเคมี ได้แก่ ความชื้น โปรตีน และไขมัน ของตับปลาทูน่า ทั้ง 3 สายพันธุ์ คือ ตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ ตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีโอง และตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบบาว พบว่ามีค่าแตกต่างกัน โดยปริมาณน้ำมันของตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบมีปริมาณสูงกว่าตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีโองและพันธุ์ครีบบาว โดยมีปริมาณน้ำมัน เท่ากับร้อยละ 49.72 24.35 และ 20.14 โดยน้ำหนักแห้ง ตามลำดับ

กรรมวิธีที่เหมาะสมในการสกัดน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ ด้วยตัวทำละลายอินทรีย์โดยวิธีการใช้ซอกเลต พบว่าชนิดตัวทำละลายอินทรีย์ที่เหมาะสมในการสกัด คือ อีซีโตน สภาวะการสกัดครั้งนี้ คือ อัตราส่วนวัตถุ (น้ำหนักสด) ต่อตัวทำละลาย เท่ากับ 1:5 อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง ตับปลาทูน่าพันธุ์ครีบลีโองและพันธุ์ครีบบาว คือ อุณหภูมิ 65 องศาเซลเซียส นาน 9 ชั่วโมง โดยปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาทูน่าพันธุ์โอแถบ พันธุ์ครีบลีโอง และพันธุ์ครีบบาว เท่ากับร้อยละ 47.63 32.85 และ 26.33 โดยน้ำหนักแห้ง ตามลำดับ สำหรับการสกัดน้ำมันโดยวิธี Bligh and Dyer ปริมาณน้ำมันดิบที่สกัดได้ เท่ากับร้อยละ 37.86 23.82 และ 20.67 โดยน้ำหนักแห้งตามลำดับ การสกัดน้ำมันจากตับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ โดยการใช้ไอน้ำ พบว่าไม่สามารถสกัดน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าได้

สมบัติของน้ำมันดิบที่สกัดได้จากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ด้วยตัวทำละลายอินทรีย์โดยวิธีการใช้ซอกเลต มีจุดหลอมเหลว อยู่ในช่วง 26-27 องศาเซลเซียส ดัชนีหักเหแสง อยู่ในช่วง 1.4753-1.4759 ปริมาณกรดไขมันอิสระในรูปกรดโอเลอิกอยู่ในช่วงร้อยละ 50.79 - 57.29 ค่าเปอร์ออกไซด์ อยู่ในช่วง 68.28-73.33 มิลลิกรัม สมมูลย์ต่อกิโลกรัมน้ำมัน ค่าไอโอดีน อยู่ในช่วง 103.21-109.56 กรัมไอโอดีนต่อ 100 กรัม น้ำมัน ค่าสปอนนิฟิเคชัน อยู่ในช่วง 180.62-186.37 มิลลิกรัมโพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ต่อกรัมไขมัน สารสปอนนิฟายไม่ได้ในช่วง 27.18-29.60 กรัมต่อกิโลกรัม ค่า TBA อยู่ในช่วง 22.42-28.97 มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์ต่อกิโลกรัมไขมัน และน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่า 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีจุดหลอมเหลวอยู่ในช่วง 23-24 องศาเซลเซียส ดัชนีหักเหแสง อยู่ในช่วง 1.4771-1.4779 ปริมาณกรดไขมันอิสระรูปกรดโอเลอิก อยู่ในช่วงร้อยละ 32.57-35.46 ค่าเปอร์ออกไซด์ อยู่ในช่วง 50.49-56.38 มิลลิกรัม สมมูลย์ต่อกิโลกรัมไขมัน ค่าไอโอดีน อยู่ในช่วง 110.91-128.32 กรัมไอโอดีนต่อ 100 กรัมไขมัน ค่าสปอนนิฟิเคชัน อยู่ในช่วง 190.63-193.47 มิลลิกรัมโพแทสเซียมไฮดรอกไซด์ต่อกรัมไขมัน สารสปอนนิฟายไม่ได้ในช่วง 24.49-27.17 กรัมต่อกิโลกรัมไขมัน ค่า TBA อยู่ในช่วง 21.53-27.16 มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์ต่อกิโลกรัมไขมัน สีของน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ ที่สกัดได้จากทั้ง 2 วิธี มีค่า L ต่ำ และมีสีค่อนข้างคล้ำ และน้ำมันดิบจากตับปลาทูน่าทั้ง 3 สายพันธุ์ ที่สกัดโดยวิธี Bligh and Dyer มีปริมาณกรดไขมันไม่อิ่มตัวกลุ่มโอเมก้า-3 ชนิด EPA



และ DHA เท่ากับร้อยละ 0.69-2.82 และ 0.92-5.55 ของกรดไขมันทั้งหมด ตามลำดับ ซึ่งสูงกว่าการสกัดโดยวิธีการใช้ซอคเลต ที่มีค่า EPA และ DHA เท่ากับร้อยละ 0.86-20.82 และ 1.70-14.76 ของกรดไขมันทั้งหมดตามลำดับ

จากการเก็บรักษาน้ำมันดิบปลาทูน่าพันธุ์โอแถบที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 25 วันพบว่า หลังจากวันที่ 25 พบว่า ค่า TBA เท่ากับ 15.11 มิลลิกรัมมาโลนอลดีไฮด์ต่อกิโลกรัมน้ำมัน ค่ากรดไขมันอิสระรูปกรดโอเลอิกเป็นร้อยละ 13.17 ค่า L ต่ำและมีสีค่อนข้างคล้ำ ส่วนการทดสอบทางประสาทสัมผัสในระหว่างการเก็บรักษาพบว่าไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $P < 0.05$ )

## เอกสารอ้างอิง

- กองเศรษฐกิจการประมง ข. 2537. สรุปสถานะการค้าสินค้าประมงระหว่างประเทศของไทย.  
 ในรอบปี 2537. ข่าวสารสถานะเศรษฐกิจการประมง ปีที่ 6. ฉ. ฉบับที่ 4.
- กัลยา เรืองพงษ์. 2535. ผลิตภัณฑ์อาหารทะเลแปรรูปของประเทศไทย. ว.ผู้ส่งออก 5(114):10-12.
- ข้อมูลจากการสอบถาม. 2535. โรงงานแปรรูปปลาทูน่าบรรจุกระป๋องในภาคใต้ของประเทศไทย.  
 คณะทำงานศึกษาการประมงปลาทูน่า. 2534. แนวทางการพัฒนาการประมงปลาทูน่าของไทย.  
 ว.การประมง 44(2) : 116-122.
- จงจิตร อังคทะวานิช. 2538. นมและอาหารทารกหลักและวิทยาการก้ำวหน้า. กรุงเทพฯ:  
 คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหิดล.
- นงลักษณ์ สุทธิวานิช. 2531. คุณภาพสัตว์น้ำ. ภาควิชาอุตสาหกรรมเกษตร.  
 คณะทรัพยากรธรรมชาติ มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ สงขลา 262 หน้า.
- ประเสริฐ สายสิทธิ์. 2527. กรรมวิธีอุตสาหกรรมประมง. สถาบันค้นคว้าผลิตภัณฑ์อาหาร  
 มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ. 154 หน้า.
- พุทธทรัพย์ วิรุฬหกุล. 2534. เทคโนโลยีหลังการจับปลาทูน่า. ว.การประมง 44(2) : 123-132.
- ไพศาล เหล่าสุวรรณ. 2531. สถิติสำหรับการวิจัยทางการเกษตร. คณะทรัพยากรธรรมชาติ  
 มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ สงขลา.
- ลักขณา รุจนะไกรกานต์ และนิธิยา รัตนปนนท์. 2533. หลักการวิเคราะห์อาหาร.  
 ภาควิชาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีทางอาหาร คณะเกษตรศาสตร์  
 มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
- วินัย คะห์ตัน. 2539. กรดไขมันไม่อิ่มตัวโอเมก้า-3 บทบาทใหม่ทางการแพทย์และอุตสาหกรรม.  
 รายงานประจำปี 2538-2539. สมาคมวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีทางอาหารแห่ง  
 ประเทศไทย.
- ศูนย์เศรษฐกิจอุตสาหกรรมภาคใต้. 2533. รายงานการศึกษาสถานะเศรษฐกิจอุตสาหกรรมภาคใต้  
 กองเศรษฐกิจอุตสาหกรรม. สำนักงานปลัดกระทรวงอุตสาหกรรม. กรุงเทพฯ.  
 58 หน้า.

ศุมาลัย ศรีกำลัษทอง. และคณะ . 2538. การพัฒนาเพื่อเพิ่มมูลค่าของเหลือใช้ใน อุตสาหกรรมปลากระป๋อง : การผลิต PUFA จากวัสดุเหลือใช้จากอุตสาหกรรมปลากระป๋อง. รายงานฉบับที่ 1 กรดไขมันไม่อิ่มตัวชนิดโอเมก้า-3 จากน้ำนิ่งปลา ของอุตสาหกรรมปลาน้ำจืดกระป๋อง. กรุงเทพฯ : สถาบันวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งประเทศไทย.

A.O.A.C. 1990. Official Method of Analysis of the Association of Official Analytical Chemists 15<sup>th</sup> ed. Virginia: The Association of Official Analytical Chemists, Inc.

Bailey, B.E., Cater, N.M., and Swain, L.A. 1952. Marine oils with particular reference to those of Canada. Ottawa : Bulletin 89. Fisheries Research Board of Canada.

Benjakul, S., and Taylor, K.D.A. 1994. Lipids and fatty acid of Dogfish (*Squalus acanthias*) liver oil extracted by different methods. Songklanakarin J. Sci. Technol. 16(1) :31-36.

Chullasom, S. and Martosubroto, P. 1986. Geographic Distribution of Habitat, Spawning and Fishing Groups of Major Species Groups. Rome: Food and Agriculture Organization of the Nations.

Bimbo, A.P., and Crowther, J.B. 1992. Marine oils : fishing for industrial uses. INFORM. 3(9):988-1001.

Bligh, E.G., and Dyer, W.J. 1959. A rapid method of total lipid extraction and purification. Can. J. Biochem. Physiol. 37:911-917.

Brody, J. 1965. Fishery by Products Technology. Westport, Conn.: The AVI Publishing Co., Inc.

Christie, W.W. 1982. Lipid Analysis. New York : Pergamon Press, Elmsford.

Crawford, M.A., Hassan, A.G., Williams, G., and Whitchose, W.L. 1976. Essential fatty acids and fetal brain growth. Lancet. 7957:452-453.

Dyerberg, J., Bang, H.O., Stofferson, E., Moncads, S., and Vane, J.R. 1978. Eicosapentaenoic acid and prevention of thrombosis and atherosclerosis. Lancet. 2(8081):117-119.

- Egan, H., Rick, R.S., and Sawyer, R. 1981. Pearson's Chemical Analytical of Food 8<sup>th</sup> ed. Churchill Livingstone : Edinburgh London Melbourne and New York.
- Ehira, S. 1976. A biochemical study on the freshness of fish. Bull. Tokai Reg. Fish Res. Lab. 88:1-128.
- Eitenmiller, R.R. 1991 Chemistry and Biochemistry of Seafoods. The Seafood Technology Workshop. Hatyai : Prince of Songkla University.
- Gerasimove, G.V., and Antonova, M.T. 1978. Technology Chemical Control in the Fish Processing Industry. New York: Amerind Publishing Co.,Ltd.
- Goodnight, S.H., Harris, W.S., Connor, W.E., and Illingworth, D.R. 1982. Polyunsaturated fatty acids, hyperlipidemia and thrombosis. Arteriosclerosis. 2(2):87-113.
- Gunnlaugsdottir, H., and Ackman, R.G. 1993. Three extraction methods for determination of lipids in fish meal : Evaluation of hexane/isopropanol method as an alternative to chloroform-based methods. J. Sci. Food Agric. 61:235-240.
- Hadziyev, D. 1987. Food Chemistry. Berlin, Germany : Springer-Verlag.
- Hall, G.M. 1992. Fish Processing Technology. London : Blackie Academic & Professional.
- Hara, A., and Radin, N.S. 1978. Lipid extraction of tissues with a low toxicity solvent. Anal. Biochem. 90:420-426.
- Hasegawa, H, 1987. Laboratory Manual on Analytical Method and Procedures of Fish Products. Southeast Asian Fisheries Development Center. Singapore.
- Holman, R.T., Johnson, S.B., and Hatch, T.F. 1982. A care of human linolenic acid defficiency involving neurological abnormalities. Amer.J. Clin. Nutr. 35(3): 617-623.
- Hunter, J.E. 1987. MIT conference : fish oil and other omega-3 sources. JAOCS. 64(12): 1592-1594.

- Huss, H.H. 1988. Fresh fish : quality and quality changes. Food and Agriculture Organization of the United nation Danish International Development Agency. Rome.
- IUPAC. 1979. Standard Methods for the Analysis of Oils, Fat and Derivatives, 6th ed. Part I. Paris : Pergamon Press.
- Kinsella, E.J. 1986. Food components with potential therapeutic benefit: the n-3 polyunsaturated fatty acid of fish oils. Food Technol. 40(2):89-97.
- Kulikove, P.J. 1971. Production of Meal Oil and Protein-Vitamin Preparation on Fish Industry. New York : Amerind Publishing Co.,Ltd.
- Lee, C.F. 1954. Processing fish meal and oil. In Industrial Fishery Technology, Stanby, M.E.,ed.London: Reinhold Publishing Co., Ltd.
- Lee, K.T., Kim, S.M., and Kim, C.Y.1985. Studies on extraction of fish oils. Bull. Korean Fish Soc. 18(1):23-28.
- Low, L.K., and Ng, C.S. 1987. Determination on acid value. pp c-5.1 In Laboratory Manual on Analytical Methods and Procedures for Fish and fish Products, Hasegawa, ed. Marine Fisheries Research Dept. SEAFDEC. Singapore.
- Marisa, H. 1987. The Survey of the Situation of Fishery Industry in Asean Contries. Volume II Canned Tuna. Ministry of Industry Thai Industrial Standards Institute. Office of National Codex Alimentarius Committee Thailand.
- Min, D.B. 1994. Crude fat analysis. In Introduction to the Chemical Analysis of Food, Nielsen, S.S., ed. London England : Jones and Bartlett Publishers.
- Nielsen, C. 1937. Method of extraction liver oil. U.S. Patent. 2,078,404.
- Ockerman, H.W. 1992. Fishery by products. In Fish Processing Technology, Hall, G.M., ed New York: VCH Publishers, Inc.
- Prasertsan, P., Wuttijumnong, P., Sophanodora, P. and Choorit, W. 1988. Seafood processing industries within Songkla-Hatyai region : The survey of basic data emphasis on wastes Sonklanakarim. J. Sci Technol. 10:447-451.

- Phillipson, B.E., Rothrock, D.W. Cornnor, W.E., Harris, W.S., and Illingworth, D.R. 1985. Reduction of plasma lipids, lipoproteins and apoproteins by dietary fish oils in patients with hypertriglyceridemia. *The New England Journal of Medicine*. 312(9):1210-1216.
- Rossell, J.B., and Pritchard, J.L.R. 1991. *Analysis of Oilseeds Fats and Fatty Foods*. England:Elsevier Science Publishing.
- Saito, H., Ishihara, K., and Murase, T. 1996. Effect of prey fish lipids on the docosahexaenoic acid content of total acids in the lipid of *Thunnus albacares* Yellowfin Tuna. *Biosci. Biotech. Biochem.* 60(6):962-965.
- Sargent, J.R., and Henderson, R.J. 1995. Marine (n-3) polyunsaturated fatty acid. In *Developments in Oil and Fats*, Hamiton, R.J., ed. Now York : Blackie Academic & Professional.
- Sikorski, Z.E. 1989. *Seafood Resources, Nutritional Composition and Preservation*. Boca Raton, Florida:CRC Press, Inc.
- Sinclair, A.J. 1993. The nutritional significance of Omega 3-Polyunsaturated Fatty acid for humans. *J.ASEAN Food*. 8(1) : 3-13
- Sinnhuber, R.O., and Yu, T.C. 1958. 2-Thiobabutaric acid methods of the measurement of rancidity in fishery products. The quantitative determination of naldenhyde. *Food Tech.*2:9.
- Smith, P., Ambrose, M.E., and Knobl, G.N. 1964. Improved rapid method for determining total lipids in fish meal. *Comm. Fish Rev.* 26:1-5.
- Soderquist, M.R. Williamson, K.J., Blanton, G.I., Philips, D.C., Low, D.K. and Crawford, D.L. 1970. *Current Practice in Seafoods Processing Waste Treatment*. Waste Pollution Control Research Series 12060 ECF 40/70. Corvallis : Environmental Protection Agency.
- Stansby, M.E. 1967. *Fish Oil*. Westport, Conn : The AVI Publishing.
- Stansby, M.E. 1990. *Fish Oils in Nutrition*. New York:Reinhold Publishing Co.,Ltd.

- Sunarya, Holc,M., and Taylor, K.D.A. 1991. Extraction and composition of dogfish liver oil. Indo-Pacific Fishery Commission Working Party on Fish Technology and Marketing. Yogyakarta, Indonesia. 24-27 September 1991. 326-332.
- Tressler, D.K., and Lemon, J.M. 1951. Marine Products of Commerce. New York : Reinhold Publishing Co., Ltd.
- Tuley, L. 1991. Plenty of fish in the sea. Food Manufacture Octoder : 36-40.
- Weiss, T.J. 1980. Food Oils and Their Uses. Westport, Conn.: AVI publishing.
- Wheaton, F.W.,and Lawson, T.B. 1985. Processing Aquatic Food Products. New York : A Wiley-Interscience Publication.
- Yang, M.H., Chang, S.C., and Chan,R.H. 1992. Effect solvent polarlity and fractionation temperature on the physicochemical properties of squid visera stearin. JAOCA. 69(12):1192-1197
- Young, F.V.K. 1985A. The refining and hydrogenation of fish oil. Fish Oil Bulletin 17. International Association of Fish Meal Manufacturers.

**ภาคผนวก**  
**แบบทดสอบทางประสาทสัมผัส**

ชื่อผู้ทดสอบชิม.....วันที่.....เวลา.....

ชื่อผลิตภัณฑ์ น้ำมันดับปลาทูน่า

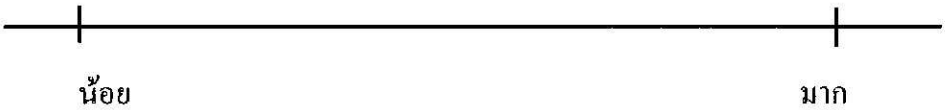
\*\*\*\*\*

คำชี้แจง : กรุณาทดสอบกลิ่นของตัวอย่าง และขีดเส้นตั้งฉากของแต่ละปัจจัยพร้อมรหัส  
ตัวอย่างบริเวณที่ตรงกับความรู้สึกของท่านมากที่สุด

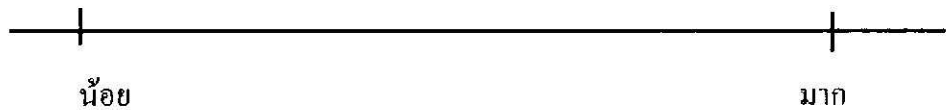
1. สี



2. กลิ่นคาวปลา



3. กลิ่นหืน



ขอขอบคุณ