

## การศึกษาคุณภาพปลากระดักที่เก็บรักษานบนเรือและคุณภาพน้ำปลาระหว่างการหมัก

## A Study on Quality of Anchovy Kept on Board and Quality of Fish Sauce during Fermentation

พูลทรัพย์ วิรุฬหกุล<sup>1</sup> วราทิพย์ สมบุญญาริทธิ<sup>2</sup> และ จิราภรณ์ รุ่งทอง<sup>2</sup>Poonsap Virulhakul<sup>1</sup>, Varatip Somboonyarithi<sup>2</sup> and Jiraporn Roongthong<sup>2</sup>

## คำนำ

น้ำปลาเป็นอาหารหมักพื้นบ้าน โดยใช้ปลาหมักกับเกลือเป็นเวลาตั้งแต่ 8-24 เดือน น้ำปลาที่หมักระยะสั้นจะมีกลิ่นคาวจัด ดังนั้นผู้ผลิตมักใช้เวลาหมักมากกว่า 1 ปีขึ้นไป การหมักเกิดจากน้ำย่อยในตัวปลาโดยเฉพาะน้ำย่อยโปรตีน จึงจำเป็นต้องใช้ปลาทั้งตัว น้ำย่อยในตัวปลาเป็นปัจจัยสำคัญอย่างมากของอาหารหมักประเภทนี้ ปลาที่นิยมใช้น้ำปลามากที่สุดคือ ปลากระดัก (*Stolephorus* spp.) ซึ่งเป็นปลาวิน้ำขนาดเล็กที่อยู่กันเป็นฝูงในทะเลเพราะเป็นปลาที่ให้น้ำปลาที่มีกลิ่นดี

นอกจากน้ำย่อยในตัวปลาแล้ว มีผู้พบน้ำย่อยจากแบคทีเรียที่อยู่บนและในตัวปลารวมทั้งที่ปนอยู่กับเกลืออาจมีส่วนช่วยในการหมักน้ำปลา จากการศึกษาของ Thongthai และ Siriwongpairat (1989) พบว่าในระยะ 2 วันแรกของการหมักน้ำปลา มีแบคทีเรียสูงถึง  $10^7$ /มล และเพิ่มไปจนถึงระดับสูงสุดคือ  $7 \times 10^8$ /มล หลังจากหมักได้ 3 สัปดาห์ ตามการปฏิบัติของผู้ผลิตน้ำปลา บางรายจะใช้ปลาที่มีคุณภาพอยู่ในระยะสุดท้ายของการย่อยสลายด้วยตัวเอง (autolysis) และเริ่มเสื่อมคุณภาพโดยแบคทีเรีย ซึ่งเมื่อนำปลาเหล่านี้มาผสมกับเกลือทำให้โปรตีนสลายออกมากกับน้ำในตัวปลาได้มากและเร็วขึ้น แต่มีผลเสียอาจทำให้น้ำปลาที่ได้ไม่ปลอดภัยต่อผู้บริโภคได้เพราะในกระบวนการหมักน้ำปลาโดยใช้ปลาที่เสื่อมคุณภาพจะเกิดฮิสตามีนที่ผลิตโดยแบคทีเรียที่ผลิตฮิสตามีน เช่น *Morganella morganii*, *Klebsiella pneumoniae* (Stratton and Taylor, 1991) กระบวนการหมักน้ำปลาดังกล่าวข้างต้นนั้น จึงมีโอกาสที่จะพบปริมาณฮิสตามีนสูงเนื่องจากการย่อยสลายตัวเองร่วมกับการปนเปื้อนจากแบคทีเรีย รวมทั้งปลาที่ใช้ทำน้ำปลาถูกจัดอยู่ในกลุ่มปลาที่เกิดฮิสตามีนได้ง่าย จึงทำให้น้ำปลาผลิตออกมาส่วนใหญ่มักมีปริมาณฮิสตามีนสูง ในปัจจุบันนี้ น้ำปลากลายเป็นสินค้าส่งออกที่สำคัญของไทยเพราะมีชาวเอเชียอพยพไปอยู่ในประเทศแถบตะวันตกจำนวนมาก แม้แต่ชาวตะวันตกเองก็หันมานิยมบริโภคน้ำปลาเพิ่มขึ้น ในปี พ.ศ. 2539 มีการส่งออกน้ำปลาคิดเป็นมูลค่า 1,700 ล้านบาท (กรมเศรษฐกิจการพาณิชย์, 2541) โดยที่ประเทศผู้นำเข้าส่วนมากเป็นประเทศที่มีมาตรฐานสูง และพบว่าในปี พ.ศ. 2540 แคนาดาและออสเตรเลียไม่ยอมรับน้ำปลาจากไทย 3 และ 5 รุ่น ตามลำดับ เนื่องจากตรวจพบฮิสตามีนสูงเกิน 10 มก/100 ก (ชัยวัฒน์ และคณะ, 2540)

มาตรฐานน้ำปลาของไทยที่ออกโดยสำนักงานคณะกรรมการอาหารและยา (อย.) ซึ่งเป็นมาตรฐานบังคับ ตามประกาศกระทรวงสาธารณสุข (ฉบับที่ 203) พ.ศ.2543 เรื่องน้ำปลา และมาตรฐานน้ำปลาพื้นเมือง มอก. 3-2526 ซึ่งเป็นมาตรฐานไม่บังคับ กำหนดคุณภาพและคุณลักษณะอื่นที่ไม่เกี่ยวกับความปลอดภัยแต่ไม่ได้กำหนดปริมาณฮิสตามีน ได้ออกโดยสำนักงานมาตรฐานผลิตภัณฑ์อุตสาหกรรม (สมอ.) แต่ประเทศคู่ค้าบางประเทศ ได้แก่ แคนาดา กำหนดปริมาณฮิสตามีนในน้ำปลาไว้ที่ <20 มก/100 ก ไว้เป็นลายลักษณ์อักษร งานวิจัยนี้มีวัตถุประสงค์เพื่อศึกษาเปรียบเทียบคุณภาพวัตถุดิบที่ใช้ผลิตน้ำปลา พร้อมทั้งศึกษาติดตามคุณภาพน้ำปลาดังแต่เริ่มหมักปลาและระหว่างหมักเพื่อหาแนวโน้มการเกิดฮิสตามีน สำหรับใช้เป็นแนวทางในการกำหนดมาตรฐานฮิสตามีนซึ่งเป็นมาตรฐานความปลอดภัยสำหรับน้ำปลาไทย

## อุปกรณ์และวิธีการ

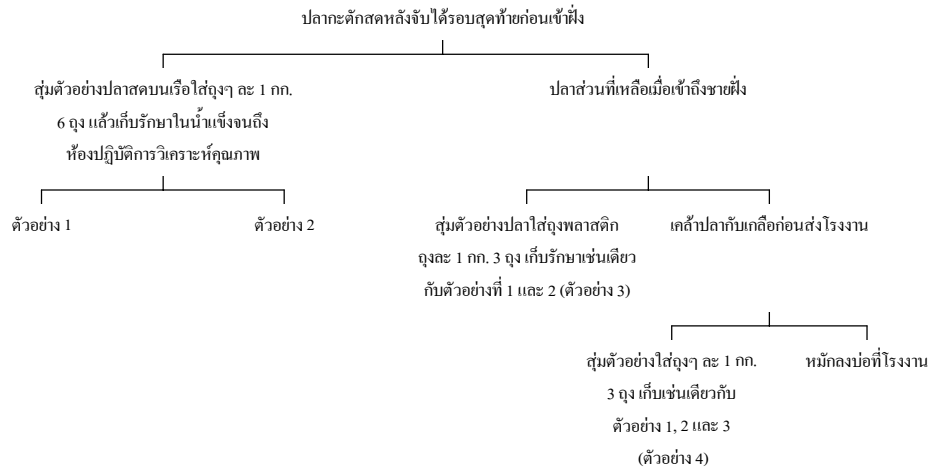
1. วัสดุ ได้แก่ ปลากระดัก (*Stolephorus* spp.) สด และเกลือ
2. วิธีการทดลอง
  - 2.1 การเตรียมตัวอย่างปลากระดัก 2 ชุด คือ ชุดควบคุม (ภาพที่ 1) และชุดที่ได้จากการปฏิบัติปกติของโรงงาน (ภาพที่ 2)
  - 2.2 สุ่มตัวอย่างที่ 1-9 มาวิเคราะห์คุณภาพดังต่อไปนี้ ได้แก่ ตรวจสอบคุณลักษณะที่ปรากฏด้วยสายตา ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด (AOAC, 1990) ความเป็นกรดต่าง (pH) ด้วยเครื่อง pH meter (Radiometer รุ่น PHM 210) โซเดียมคลอไรด์ (FAO, 1981) ค่าแรงเหวี่ยงได้ทั้งหมด (TVB) (Uchiyama, 1978) ฮิสตามีน (Hardy & Smith, 1976) จุลินทรีย์ทั้งหมด (TVC) (Yatsunami and Echigo, 1993) แบคทีเรียที่สร้างฮิสตามีน (Histamine forming bacteria, HFB) (Yatsunami & Echigo, 1993)

<sup>1</sup>ราชการบริหารส่วนกลาง

Central Executive Administration Office,

<sup>2</sup>สถาบันวิจัยและพัฒนาอุตสาหกรรมสัตว์น้ำ กรมประมง

Fishery Technological Development Institute, Department of Fisheries



ภาพที่ 1 ปลาตะกั้งสดควบคุม



ภาพที่ 2 ปลาตะกั้งที่ใช้เป็นวัตถุดิบปกติของโรงงาน

2.3 ศึกษาคุณภาพของปลาก่อนหมักและระหว่างการหมักน้ำปลา 1 บ่อ ขนาด 2.5x2.5x2.75 ลูกบาศก์เมตร จากโรงงานแห่งหนึ่ง ซึ่งเป็นบ่อหมักเปิดอยู่ในโรงเรือนมีหลังคาโดยสุ่มตัวอย่างปลาตะกั้งใส่ถุงพลาสติกเก็บรักษาด้วยน้ำแข็งในกล่องโพลีสไตรีนมาวิเคราะห์คุณภาพวัตถุดิบเริ่มต้นก่อนการเคล้าเกลือและหมักลงบ่อ ซึ่งวัตถุดิบเริ่มต้นนั้นได้จากการสุ่มตัวอย่างปลาหลายรุ่น จนได้ปลาเต็มบ่อ หลังจากนั้นสุ่มตัวอย่างปลาระหว่างการหมักเดือนที่ 2, 4½, 6 และ 8½ โดยสุ่มส่วนเนื้อปลาจาก 5 ตำแหน่งของบ่อหมักได้แก่ ข้างบ่อด้านหน้า ด้านหลัง ซ้าย ขวาและมุมบ่อด้านหน้า และส่วนของเหลว ซึ่งอยู่กันบ่อหมักโดยใช้ปั๊มดูดผ่านท่อซึ่งติดอยู่ข้างในบ่อซึ่งเป็นรูปแบบของบ่อน้ำปลาไทยทั่วไป เมื่อหมัก 6 และ 8½ เดือนสุ่มตัวอย่าง 3 จุด คือ ส่วนบน กลาง และล่างของบ่อ นำตัวอย่างดังกล่าวมาวิเคราะห์หา pH, TN, ปริมาณเกลือ, TVB, ฮีสตามีน, TVC และ HFB เช่นเดียวกับ 2.2

**ผลและวิจารณ์**

**ผลการวิเคราะห์คุณภาพปลาตะกั้งที่ใช้หมักน้ำปลา**

จากการวิเคราะห์คุณภาพของปลาตะกั้งสดควบคุม (Table 1) พบว่าอุณหภูมิของปลาทั้ง 4 ตัวอย่าง วัดเมื่อถึงห้องปฏิบัติการอยู่ระหว่าง 0-2 °C เมื่อตรวจลักษณะด้วยสายตาพบว่าปลาตัวอย่าง 1, 2 และ 3 มีตัวใส นัยน์ตาใส เนื้อแน่นซึ่งแสดงคุณลักษณะของปลาสด ตัวอย่าง 4 ตัวปลาเริ่มขุ่น มีเมือกเล็กน้อย ตัวปลาเริ่มนิ่มและมีสีแดงจ้ำ ซึ่งลักษณะปรากฏดังกล่าวนี้สอดคล้องกับปริมาณค่าระเหยได้ทั้งหมด (TVB) ตัวอย่าง 1 และ 2 เป็นปลาที่ได้สดมาก มีค่า TVB ใกล้เคียงกัน คือ 19.45 และ 20.12 มก/100 ก ตามลำดับ ตัวอย่าง 3 เป็นปลาที่ถูกทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องนานกว่า ค่า TVB จึงสูงขึ้นเป็น 22.10 มก/100 ก และตัวอย่าง 4 เป็นปลาที่ถูกลำเลียงขนส่งมาถึงโรงงานความสดลดลงอีก ค่า TVB สูงขึ้นเป็น 36.87 มก/100 ก

สำหรับตัวอย่าง 5-9 ซึ่งเป็นตัวอย่างตามการปฏิบัติปกติของโรงงานพบว่าตัวขุ่น มีเมือกมาก ตัวนิ่มก่อนไปทางทะเลและมิกลิ่นเน่าเสีย สอดคล้องกับค่า TVB ซึ่งอยู่ในช่วง 40-72 มก/100 ก ผลการวิเคราะห์ค่า TVB ของตัวอย่างทั้งหมดสอดคล้องกับที่

Stanby (1976) รายงานไว้ว่าปลาสด ปลาที่เริ่มเน่าเสียเล็กน้อยยังบริโภค ปลาที่ถึงดีก็กินได้ และปลาที่เน่าเสียไม่ควรนำมาบริโภคมีค่า TVB เท่ากับ 12, >12-20, >20-25 และ >25 มก/100 ก ตามลำดับ จึงอาจกล่าวได้ว่าปลาที่นำมาใช้เป็นวัตถุดิบผลิตน้ำปลาชุดนี้นั้นเสื่อมคุณภาพแล้ว เนื่องจากระยะเวลาในการจับปลามีความผันแปรตามปริมาณปลาที่จับได้ บางครั้งชาวประมงใช้เวลาถึง 2 วันในการออกเรือแต่ละเที่ยวว่าจะได้ปลาเต็มลำเรือหรือค้ำกับค่าใช้จ่ายในการออกเรือจับปลา ชาวประมงจับปลากระตักได้ประมาณ 200-2,500 กก/ลำ/คืน แล้วแต่เครื่องมือที่ใช้และพบว่าทรัพยากรปลากระตักยังมีมากพอที่จะนำมาใช้ต่อไปได้อีกหากมีการลงแรงงานประมงที่เหมาะสม (กองประมงทะเล, 2542) ชาวประมงบางรายพยายามลดค่าใช้จ่ายโดยใช้เกลือรักษาปลาโดยโรยบนตัวปลาหรือใส่ น้ำแข็งบ้างเล็กน้อย จึงทำให้วัตถุดิบที่เข้าสู่โรงงานไม่สดเท่าที่ควร แต่โดยทั่วไปเรือจับปลากระตักเพื่อใช้ในการผลิตน้ำปลามักจะไม่ใช้น้ำแข็งรักษาความสด ซึ่งจากการวิเคราะห์ปริมาณเกลือของปลาสดตัวอย่าง 1-4 พบเกลือร้อยละ 1.09, 1.12, 1.27 และ 1.43 ตามลำดับ ควรเป็นปลาสดที่ยังไม่ได้ใส่เกลือส่วนตัวอย่างที่เกลือมีปริมาณเกลือมากกว่าร้อยละ 1.5 จึงเป็นปลาที่ใส่เกลือมาจากเรือ

ส่วนผลการวิเคราะห์ปริมาณจุลินทรีย์พบปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดของปลากระตัก อยู่ในช่วง  $10^4 - 10^5$  โคโลนี/กรัม โดยเฉพาะตัวอย่าง 1-2 ซึ่งใช้เป็นตัวอย่างสำหรับศึกษาเปรียบเทียบนี้ได้รับการดูแลอย่างถึงห้องปฏิบัติการ พบว่าปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด  $1.0 \times 10^4$  และ  $8.0 \times 10^4$  โคโลนี/กรัม ตามลำดับ ตัวอย่าง 3 เป็นตัวอย่างที่ถูกสุ่มเมื่อเรือเข้าฝั่งแล้วเก็บรักษาด้วยน้ำแข็ง 9 ชั่วโมง ก่อนการวิเคราะห์มีปริมาณแบคทีเรีย  $1.8 \times 10^5$  โคโลนี/กรัม ในตัวอย่าง 4 และ 5 ซึ่งเป็นปลาที่อยู่ที่อุณหภูมิห้องนานมีปริมาณจุลินทรีย์เพิ่มสูงขึ้นเป็น  $5.8 \times 10^5$  และ  $9.2 \times 10^5$  โคโลนี/กรัม นั้นแสดงให้เห็นว่าถ้าวัตถุดิบได้รับการดูแลรักษาคุณภาพตั้งแต่หลังการจับ การขนส่งจนถึงโรงงานแล้ว ผู้ผลิตก็จะได้ปลาที่มีคุณภาพดี จากการทดลองนี้ยังพบว่า ตัวอย่างที่ให้ความเอาใจใส่ตั้งแต่จับจนถึงโรงงานผู้ผลิต คือ ตัวอย่าง 1-4 นั้น มีผลการวิเคราะห์ที่สอดคล้องกันตั้งแต่ค่า pH, TVC และ TVB เช่นตัวอย่าง 4 ซึ่งเริ่มเสื่อมสภาพมีค่า pH สูงเป็น 6.95 ค่า TVB เพิ่มขึ้นตามระยะเวลาที่ทิ้งปลาไว้ที่อุณหภูมิห้อง ปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมดเพิ่มขึ้นตามลำดับ ตรวจพบ HFB ในตัวอย่าง 4 ในระดับ  $1.86 \times 10^5$  โคโลนี/กรัม ตัวอย่าง 5-9 เป็นตัวอย่างปกติที่เข้าสู่โรงงานผู้ผลิต ซึ่งขนส่งโดยรถยนต์หลายเที่ยวต่อวัน พบว่าปริมาณ จุลินทรีย์ทั้งหมดมีค่าไม่เกิน  $10^5$  โคโลนี/กรัม และตรวจพบ HFB ในบางตัวอย่าง คือ ตัวอย่าง 5, 6 และ 8 ซึ่งอาจเกิดจากการปนเปื้อนจากน้ำทะเลในแหล่งจับ ซึ่งมีรายงานการสำรวจของ Okuzumi *et al.* (1994) พบว่ามี HFB ในปลาทะเลและน้ำทะเลเป็นพวกแบคทีเรียที่เจริญได้ทั้งในที่ไม่มีอากาศและที่มีอากาศ (facultative anaerobic) และเป็นแบคทีเรียที่ทนความเค็ม (halophilic bacteria) ที่สามารถสร้างฮีสตามีนได้จำนวนมาก และแบคทีเรียกลุ่มนี้มีทั้งที่เจริญได้ที่อุณหภูมิ  $4^\circ\text{C}$  และ  $35-40^\circ\text{C}$

นอกจากนั้นยังตรวจพบว่าปริมาณฮีสตามีนในตัวอย่าง 3-4 ซึ่งเป็นวัตถุดิบที่นำมาใช้เป็นตัวอย่างศึกษาเปรียบเทียบกับปลากระตักทั่วไปที่เข้าสู่โรงงานผู้ผลิตมีค่า 12.03 และ 26.97 มก/100 ก ซึ่งเกิน 10 มก/100 ก ซึ่งเป็นเกณฑ์ที่ผู้ค้าส่วนใหญ่กำหนด เช่นเดียวกับค่าความสด (TVB) และปริมาณจุลินทรีย์ทั้งหมด ส่วนตัวอย่างที่มีการดูแลรักษาตามปกติ (ตัวอย่าง 5-9) นั้น มีปริมาณฮีสตามีนสูงเกิน 20 มก/100 ก ซึ่งเป็นข้อกำหนดของประเทศแคนาดาอยู่มากคืออยู่ในช่วง 60-170 มก/100 ก และพบว่าปริมาณฮีสตามีนในตัวอย่าง ไม่ได้แปรตามค่าความสด กล่าวคือตัวอย่าง 1 แม้เป็นปลาสดที่เก็บไว้ในน้ำแข็งอย่างดีแต่นานถึง 60 ชม. ทำให้ค่า TVB เป็น 19.45 มก/100 ก ซึ่งอยู่ในเกณฑ์ของปลาเริ่มเน่าเสียแต่ยังบริโภคได้ แต่ค่าฮีสตามีนไม่สูงมีค่าเพียง 5.79 มก/100 ก เนื่องจากน้ำแข็งจะช่วยควบคุมการเจริญของแบคทีเรียที่สร้างฮีสตามีนได้ ซึ่งสอดคล้องกับการทดลองของ อรวรรณ (2529) พบว่าที่อุณหภูมิ  $0^\circ\text{C}$  หรือต่ำกว่าจะช่วยป้องกันไม่ให้ฮีสตามีนในปลาโอซึ่งเป็นปลาที่ผลิตฮีสตามีนได้ง่ายเช่นเดียวกับปลากระตักเพิ่มขึ้น แต่ถ้าเก็บรักษาปลาโอสดที่อุณหภูมิ  $30^\circ\text{C}$  และ  $20^\circ\text{C}$  เก็บไว้ไม่เกิน 6 ชั่วโมง ตัวอย่าง 1 และ 2 มีค่า TVB และฮีสตามีนสอดคล้องกันคือมีความสดบริโภคได้ฮีสตามีนต่ำ ซึ่งเช่นเดียวกับ ตัวอย่าง 6, 7 และ 9 ที่เป็นปลาไม่สดทำให้ฮีสตามีนมีค่าสูง ในกรณีของตัวอย่าง 5 และ 8 ซึ่งมีฮีสตามีน >160 มก/100 ก ซึ่งสูงกว่าตัวอย่างอื่นอาจเป็นเพราะมีปัจจัยอื่น เช่น ปริมาณเกลือมีส่วนช่วยรักษาคุณภาพปลาไม่ให้เสื่อมสลาย และจากการสัมภาษณ์ผู้ผลิตพบว่าตัวอย่างปลากระตักที่มาจากโรงงานจะผสมเกลือมาบ้างเล็กน้อยซึ่งสอดคล้องกับผลการวิเคราะห์เกลือตาม Table 1 ดังนั้นเกลืออาจเป็นตัวเร่งปฏิกิริยาการเกิดฮีสตามีนให้เร็วขึ้นได้ เนื่องจากแบคทีเรียในกลุ่มที่สร้างฮีสตามีนมีความทนต่อความเค็ม (Okuzumi *et al.*, 1994, Yatsunami and Echigo, 1993)

**Table 1** Quality of fresh fish for making fish sauce.

Sam. no.	Sample handling	Appearance (visual inspection)	pH	NaCl (%)	TVB (mg/100g)	Histamine (mg/100g)	TVC (cfu/g)	HFB (cfu/g)
1	Kept 60 hr. in ice on board after harvesting	Transparency, less slime, bright black eyes, firm texture	6.77	1.12	19.45	5.79	1.0 x 10 <sup>4</sup>	NF
2	Kept 60 hr. in ice on board after harvesting	Transparency, less slime, bright black eyes, firm texture	6.75	1.27	20.12	4.40	8.0 x 10 <sup>4</sup>	NF
3	Kept. on board as normal practice and kept in ice 9 hr.	Slight opaque, less slime, little soft texture	6.77	1.43	22.10	12.03	1.8 x 10 <sup>5</sup>	NF
4	Kept. on board and transport to the factory as usual practice and kept in ice 10 hr before analyzing	Slight opaque, less slime, soft texture, some red color	6.95	2.33	36.87	26.97	9.2 x 10 <sup>5</sup>	1.86x10 <sup>4</sup>
5	Normal handling practice	Opaque, slime, very soft texture, red color, sign of decomposed fish appeared	7.03	1.81	72.09	165.87	5.8 x 10 <sup>5</sup>	3.3 x 10 <sup>2</sup>
6	Normal handling practice	Opaque, slime, very soft texture, red color, sign of decomposed fish appeared	6.60	2.68	40.11	63.21	2.6 x 10 <sup>5</sup>	3.3 x 10 <sup>2</sup>
7	Normal handling practice	Opaque, slime, very soft texture, red color, sign of decomposed fish appeared	6.70	2.43	41.80	63.42	2.7 x 10 <sup>5</sup>	NF
8	Normal handling practice	Opaque, slime, very soft texture, red color, sign of decomposed fish appeared	6.8	2.21	49.16	168.61	2.9 x 10 <sup>5</sup>	3.3 x 10 <sup>2</sup>
9	Normal handling practice	Opaque, slime, very soft texture, red color, sign of decomposed fish appeared	6.93	1.79	53.54	75.27	4.7 x 10 <sup>5</sup>	NF

NF : not found

**ผลการวิเคราะห์คุณภาพปลากระดักที่ใช้หมักน้ำปลาตั้งแต่เริ่มหมักและระหว่างการหมัก**

Table 2 แสดงผลการวิเคราะห์ปลากระดักที่ใช้เป็นวัตถุดิบหมักน้ำปลา 1 บ่อ ต้องรอปลาถึง 6 เทียวเรือ รวม 15 วัน จึงได้ปลาเต็มบ่อนับจากวันที่หมักปลาชุดแรก พบว่าวัตถุดิบที่เข้ามาแต่ละครั้งคุณภาพแตกต่างกัน จะเห็นได้ว่าตัวอย่าง 1.1-1.6 มีค่า TVB ต่ำกว่า 20 มก/100 ก ยกเว้นตัวอย่าง 1.2 แสดงว่าวัตถุดิบที่ใช้ทำน้ำปลารุ่นนี้สดอยู่ในระดับที่ยังบริโภคได้และเป็นวัตถุดิบที่ใส่เกลือมาแล้วมีเกลือมากกว่าร้อยละ 20 ยกเว้นตัวอย่าง 1.1 ที่ไม่ได้ใส่เกลือเพราะมีเกลือเพียงร้อยละ 1.09 ซึ่งเป็นปริมาณที่มีอยู่ตามธรรมชาติ นอกจากนั้นยังพบว่าตัวอย่างปลาที่มีความสดนั้นปริมาณฮิสตามีนจะต่ำ ยกเว้นตัวอย่างที่ 1.1 อาจเป็นเพราะตัวอย่างอื่นๆ ผสมเกลือมาแล้วทำให้เกลือคั่งน้ำออกจากตัวปลาและอาจรวมทั้งปริมาณฮิสตามีนด้วย เนื่องจากสารฮิสตามีนสามารถละลายน้ำได้ (Budavari, 1989) ส่วน pH นั้นมีค่าในช่วง 6.15-6.66 หรือมีค่าเฉลี่ย 6.28 ใกล้เคียงกับ pH ของปลาสดทั่วไป ซึ่งต่ำกว่าชุดควบคุม (Table 1) และสอดคล้องกับค่า TVB สำหรับ TVB ของตัวอย่างทั้ง 6 อยู่ระหว่าง 3.3 x 10<sup>4</sup>-5.0 x 10<sup>6</sup> โคโลนี/กรัม TVB ของตัวอย่าง 1.1 สูงกว่าตัวอย่างอื่นอาจเป็นเพราะเป็นตัวอย่างที่ไม่ได้ใส่เกลือ การใส่เกลือจะช่วยยับยั้งการเจริญของแบคทีเรียได้ สำหรับการตรวจ HFB นั้นตรวจไม่พบ HFB ในทุกตัวอย่าง เนื่องจากในปลาสด histidine decarboxylase ยังไม่ทำงาน แต่จะทำงานเมื่อปลาน่าเสีย จึงทำให้เมื่อนำตัวปลามาวิเคราะห์หาปริมาณฮิสตามีนที่ได้จึงต่ำ อีกทั้งวัตถุดิบที่ได้มานั้นไม่ใช่วัตถุดิบที่ได้จากการจับครั้งเดียวกัน อาจเป็นไปได้ว่าปลาที่นำมาหมักนั้นคุณภาพดีกว่า เพราะใส่เกลือรักษาคุณภาพมาตั้งแต่บนเรือ ปลาจึงยังไม่เกิดการเน่าเสีย ซึ่งสอดคล้องกับรายงานของ Ritchie and Mackie (1980) ที่พบว่าสารจำพวกอะมีน เช่น ฮิสตามีนเกิดขึ้นในกระบวนการเน่าเสียของปลา เนื่องจากเอนไซม์ของแบคทีเรียย่อยสลาย trimethylamine oxide หรือ กรดอะมิโนอิสระ และสรุปว่าการเกิดฮิสตามีนในปลาไม่ได้เกิดจากเอนไซม์ของแบคทีเรียที่มีอยู่ในตัวปลาตามธรรมชาติ แต่ฮิสตามีนเกิดขึ้นในช่วงปลาน่าเสีย นอกจากนั้น Okuzumi และคณะ (1994) รายงานว่าพบ HFB ในน้ำทะเลและในปลาทะเล แบคทีเรียกลุ่มดังกล่าวเป็นพวกที่เจริญได้ในที่มีอากาศน้อยๆ และทนความเค็มสูง เช่นเดียวกับ Yatsunami และ Echigo (1992) รายงานว่า HFB ที่พบในปลาซาร์ดีนหมักกับข้าว (rice-bran pickles of sardine) เป็นชนิดที่ทนเกลือเหมือนกัน

ในระหว่างการหมักน้ำปลาเดือนที่ 2 และ 4½ ได้วิเคราะห์คุณภาพส่วนที่เป็นเนื้อปลาหมักดังแสดงผลค่าเฉลี่ยในตาราง ตัวอย่าง 2.1 และ 3.1 พบว่า TN ของส่วนที่เป็นเนื้อปลามีค่าใกล้เคียงกับพลาสติก (ตัวอย่าง 1 Table 2) แต่พบว่าของเหลวที่ออกมาจากการหมัก ตัวอย่าง 2.2 และ 3.2 มีค่า TN 14.02 และ 16.25 ก/ล ส่วน TVB เพิ่ม > 80 มก/100 ก ซึ่งแสดงว่าเริ่มมีการย่อยสลายของโปรตีนในเนื้อปลาเพิ่มขึ้นเมื่อเวลาการหมักนานขึ้น และสอดคล้องกับค่าต่างระเหยได้ทั้งหมด (TVB) ที่เพิ่มสูงขึ้นตลอดระยะเวลาการหมักนาน 8½ เดือน จากพลาสติกมีค่าตั้งแต่ 8.46-27.02 มก/100 ก เป็น 80.67, 81.48, 140.62 และ 150.82 (ค่าเฉลี่ย) มก/100 ก ตามลำดับ ส่วนปริมาณฮิสตามีนเพิ่มขึ้นแต่ยังไม่เกิน 10 มก/100 ก พบว่าฮิสตามีนในของเหลวของตัวอย่าง 2.2 และ 3.2 ที่ได้จากการหมักเดือนที่ 2 และ 4½ สูงกว่าส่วนที่เป็นเนื้อปลา แม้ว่าจะตรวจพบ HFB ในตัวอย่าง 3-5 และตรวจพบ pH ของตัวอย่างทั้งหมดอยู่ในช่วง 5-6 ซึ่งไม่ใช่ pH 6.5 อันเป็น pH ที่เหมาะสมต่อการทำงานของเอนไซม์ histidine decarboxylase แต่อย่างไรก็ตาม pH 5.0 แบคทีเรีย *Morganella morganii* ซึ่งเป็นแบคทีเรียในกลุ่ม HFB สามารถผลิตเอนไซม์ histidine decarboxylase ได้มาก (Eitelnmiller et al., 1982) จึงพบ HFB ในตัวอย่าง 3-5

**Table 2** Quality of fresh fish and fish-salt fermentation from a fish sauce production batch.

Sample	pH	NaCl (%)	TVB (mg/100g)	TN (g/l)	Histamine (mg/100g)	TVC (cfu/g)	HFB (cfu/g)
1 fresh fish							
1.1 arrival (Day 1)	6.66	1.09	8.46	29.79	44.06	5.0 x 10 <sup>6</sup>	NF
1.2 arrival (Day 10)	6.26	26.68	27.02	21.80	18.21	2.4 x 10 <sup>5</sup>	NF
1.3 arrival (Day 12)	6.27	21.30	13.94	22.14	3.05	9.3 x 10 <sup>5</sup>	NF
1.4 arrival (Day 13)	6.20	34.87	15.36	20.08	0.22	3.3 x 10 <sup>4</sup>	NF
1.5 arrival (Day 14)	6.17	27.34	16.49	21.96	0.51	5.0 x 10 <sup>5</sup>	NF
1.6 arrival (Day 15)	6.15	22.90	15.60	21.07	0.52	4.1 x 10 <sup>5</sup>	NF
2. 2 mos. fermentation							
2.1 paste	6.04	33.79	76.61	23.42	4.67	1.8 x 10 <sup>4</sup>	NF
2.2 liquid	5.40	25.16	84.74	14.02	9.57	1.0 x 10 <sup>4</sup>	NF
3. 4.5 mos. fermentation							
3.1 paste	5.61	27.55	77.64	22.83	7.71	3.90 x 10 <sup>4</sup>	3.7 x 10 <sup>3</sup>
3.2 liquid	5.45	25.55	85.32	16.25	10.59	3.33 x 10 <sup>4</sup>	2.5 x 10 <sup>3</sup>
4. 6 mos. Fermentation							
4.1 upper part	5.34	23.86	140.06	7.31	2.9	8.75 x 10 <sup>3</sup>	1.5 x 10 <sup>3</sup>
4.2 middle part	5.18	24.77	137.80	17.38	8.79	6.0 x 10 <sup>3</sup>	1.5 x 10 <sup>3</sup>
4.3 bottom part	5.25	24.40	144.01	17.24	6.59	1.0 x 10 <sup>2</sup>	7.5 x 10
5. 8.5 mos. fermentation							
5.1 upper part	6.02	26.25	124.0	6.32	4.70	1.5 x 10 <sup>2</sup>	8
5.2 middle part	5.34	24.51	189.04	18.57	12.96	1.5 x 10 <sup>2</sup>	7.5 x 10
5.3 bottom part	5.34	24.38	157.41	18.46	11.63	2.0 x 10 <sup>2</sup>	8.0 x 10

NF : Colony was not found

นอกจากนั้นเมื่อหมักนาน 6 เดือนเป็นต้นไปปลาเริ่มและการสุ่มตัวอย่างที่หมักได้นาน 6 และ 8½ เดือน จึงต้องสุ่มตัวอย่างเป็น 3 ระดับ คือ ส่วนบน กลาง และล่าง ซึ่งจะเห็นได้อย่างชัดเจนว่าการย่อยสลายของปลาแสดงโดยค่า TN นั้น ใกล้เคียงกัน คือ ตัวอย่างหมัก 6 เดือนส่วนบน กลาง ล่าง มีค่า TN 7.31, 17.38 และ 17.24 ก/ล ตามลำดับ และในเดือนที่ 8½ ค่า TN ของตัวอย่างส่วนกลางและส่วนล่างของบ่อเพิ่มขึ้นเป็น 18.57 และ 18.46 ก/ล แต่ส่วนบนจะมีการย่อยสลายน้อยกว่า เนื่องจากแบคทีเรียที่มีส่วนในการหมักน้ำปลาพวกที่เจริญได้ในที่มีอากาศน้อย ทำให้ปริมาณฮิสตามีนที่ตรวจพบในแต่ละส่วนของบ่อต่างกันด้วย ส่วนกลางและล่างมีอากาศน้อยแบคทีเรียในกลุ่มดังกล่าวเจริญได้ จึงมีค่าฮิสตามีนสูงกว่า ดังตัวอย่างที่หมัก 4 ½เดือน ส่วนบนมีปริมาณฮิสตามีนเพียง 2.9 มก/100 ก ในขณะที่ส่วนกลางและล่างบ่อมีค่า 8.79 และ 6.59 มก/100 ก และเมื่อหมักนาน 8½ เดือนก็ให้ผลในทำนองเดียวกัน คือ ส่วนบน กลาง และส่วนล่างของบ่อเป็น 4.70 12.96 และ 11.63 มก/100 ก ตามลำดับ โดยเฉลี่ยแล้วต่ำกว่า 10 มก/100 ก และค่าที่ได้สอดคล้องกับ HFB ที่ส่วนบนมีปริมาณน้อยกว่าส่วนล่างของบ่อ คือในเดือนที่ 6 มีค่าส่วนบน กลาง และล่างเป็น 1.5x10<sup>3</sup> 1.5x10<sup>3</sup> และ 7.5x10<sup>3</sup> โคโลนิ/กรัม ส่วนเดือนที่ 8½ มีค่าเป็น 8, 7.5 และ 8.0 x 10<sup>3</sup> โคโลนิ/กรัม ตามลำดับ

จากผลการทดลองนี้แสดงให้เห็นว่า ในกระบวนการหมักโดยธรรมชาติปริมาณฮิสตามีน สามารถเพิ่มขึ้นได้จากปริมาณแบคทีเรียที่มีเอนไซม์ histidine decarboxylase ซึ่งเปลี่ยนฮิสติดีนให้เป็นฮิสตามีน เมื่อสภาวะแวดล้อมเหมาะสมทั้งอุณหภูมิและ pH อีกทั้งยังมีแบคทีเรียสายพันธุ์ใหม่ ซึ่งทนความเค็มได้สูง ดังที่ได้กล่าวแล้วมีส่วนทำให้ปริมาณฮิสตามีนในน้ำปลาสูงขึ้นได้ แต่ในสภาวะการผลิตจริงนั้นควบคุมคุณภาพวัตถุดิบได้ยาก เนื่องจากความไม่สม่ำเสมอของปริมาณการจับแต่ละเที่ยวจึงต้องเสียเวลาเก็บปลาไว้บนเรือนานขึ้น และเกิดการแย่งวัตถุดิบกับปลากะตักตากแห้งและแปรรูปโดยการทอดปรุงรสซึ่งให้ราคาดีกว่า

และจากผลการวิเคราะห์ปริมาณฮิสตามีนในน้ำปลาที่ส่งจำหน่ายต่างประเทศส่วนใหญ่มีค่าสูงเกิน 10 มก/100 ก ซึ่งเป็นค่ามาตรฐานที่ใช้กับปลาทูน่ากระป๋องนั้น เมื่อประเทศคู่ค้านำมาใช้เป็นเกณฑ์กำหนดคุณภาพน้ำปลา จึงเห็นว่าไม่เป็นธรรม นอกเหนือจากนั้นปริมาณการบริโภคต่อวันต่อคนที่ไม่เท่ากันแล้ว กล่าวคือ จากการสำรวจพบว่าคนไทยบริโภคน้ำปลาเฉลี่ยวันละ 23.5 กรัม (อมรา และกนกพร, 2533) จากการศึกษาของพลทรัพย์ และคณะ (2540) พบว่าค่าเฉลี่ยของปริมาณฮิสตามีนที่ได้จากตัวอย่างน้ำปลาที่ส่งออก 250 ตัวอย่าง มีค่าเฉลี่ย 38 มก/100 ก ซึ่งเมื่อคำนวณเป็นปริมาณที่ผู้บริโภคได้รับเพียง 8.93 มก/1 วัน (2.98 มก/มื้อ) เมื่อเทียบกับการบริโภคปลาทูน่ากระป๋องของคนสหรัฐ โดยเฉลี่ย 56 กรัม/มื้อ หากมีปริมาณฮิสตามีนเพียง 10 มก/100 ก ผู้บริโภคก็จะได้รับฮิสตามีนถึง 5.6 มก/มื้อ ซึ่งสูงกว่าการบริโภคน้ำปลาในหนึ่งวันถึง 1.87 เท่า จากข้อมูลนี้อาจกล่าวได้ว่าการกำหนดระดับฮิสตามีนในน้ำปลาไว้ที่ 40 มก/100 ก น่าจะเป็นระดับที่ให้ความปลอดภัยต่อผู้บริโภคและเป็นธรรมทางการค้า

ดังนั้นจากการทดลองนี้ ดูเหมือนว่าการใช้เกลือรักษาความสดมาตั้งแต่บนเรือซึ่งอาจเป็นวิธีการหนึ่งที่จะรักษาคุณภาพความสดของปลาไว้ได้ แต่ในทางปฏิบัตินั้นค่อนข้างทำได้ยาก เนื่องจากสัดส่วนของการใช้เกลือต่อปลา ที่ชาวประมงใช้นั้นอาจผิดพลาดได้ง่าย ซึ่งมีผลต่อกระบวนการหมักเป็นน้ำปลา ถ้าใส่น้อยไปอาจทำให้ปลาเน่า ถ้ามากเกินไประยะเวลาการหมักจะนานขึ้น แต่ก็น่ามีแนวทางการเก็บรักษาปลากระดักที่เหมาะสมในทางปฏิบัติเพื่อควบคุมปริมาณฮิสตามีนให้อยู่ในระดับที่ให้ความปลอดภัยต่อผู้บริโภคได้

### สรุป

1. ปลากระดักสดที่เข้าสู่โรงงานผลิตน้ำปลาโดยทั่วไปจะมีคุณภาพหลากหลาย มีทั้งที่สดมากไปจนถึงเกือบเน่าเสีย เนื่องจากปัญหาการขาดแคลนวัตถุดิบ ปริมาณปลาที่จับได้ลดลงทำให้ได้วัตถุดิบไม่เพียงพอที่จะหมักน้ำปลาด้วยวัตถุดิบรุ่นเดียวกันทั้งบ่อ จึงเป็นการยากที่จะได้คุณภาพผลิตภัณฑ์ที่สม่ำเสมอ โดยเฉพาะการตรวจพบปริมาณฮิสตามีนในวัตถุดิบทั่ว ๆ ไป มีทั้งสูงและต่ำกว่า 10 มก/100 ก ซึ่งเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุมแล้ว พบว่า ถ้ามีการดูแลรักษาคุณภาพปลาหลังจากจับเป็นอย่างดี จะได้วัตถุดิบที่มีคุณภาพดี ปริมาณฮิสตามีนต่ำในระดับปลอดภัยได้

2. การหมักน้ำปลาด้วยวัตถุดิบปลากระดักที่ได้คัดเลือกความสดให้ใกล้เคียงกัน โดยใช้กระบวนการผลิตปกติที่โรงงานปฏิบัติแล้วติดตามคุณภาพระหว่างการผลิต เมื่อหมักได้ 8½ เดือน ก็เป็นน้ำปลา พบว่าปริมาณ TN ในของเหลวที่หมักมีค่าเพิ่มขึ้น และพบว่าส่วนบนของบ่อจะมีค่า TN ในของเหลวต่ำกว่าส่วนล่าง โดยมีค่า 6.32 ก/ล ส่วนกลางและส่วนล่างมีค่า 18.57 และ 18.46 ก/ล ตามลำดับ และตรวจพบว่าปริมาณฮิสตามีนมีค่าสูงขึ้นในตัวอย่างที่หมักได้ 2, 4½, 6 และ 8½ เดือน แต่ยังไม่เกิน 10 มก/100 ก และมีการตรวจพบปริมาณ HFB ในตัวอย่างที่หมักนาน 4½, 6 และ 8½ เดือนด้วย แสดงว่าในระหว่างกระบวนการหมักน้ำปลาฮิสตามีนก็เกิดได้

### คำขอขอบคุณ

ขอขอบคุณบริษัทน้ำปลาไทย จำกัด (ตราปลาหมึก) และบริษัทอุตสาหกรรมน้ำปลาระยอง จำกัด เป็นอย่างสูงที่ให้ความร่วมมือเป็นอย่างดีเกี่ยวกับสถานที่ และจัดหาวัตถุดิบสำหรับงานวิจัยครั้งนี้ รวมทั้งเจ้าหน้าที่สถาบันวิจัยและพัฒนาอุตสาหกรรมสัตว์น้ำทุกท่าน ที่มีส่วนร่วมในงานวิจัยนี้สำเร็จ

### เอกสารอ้างอิง

- กรมเศรษฐกิจการพาณิชย์. 2541. การส่งออกสินค้าอาหารของประเทศไทย. กองประมงทะเล. 2542. การประมงปลากระดักในน่านน้ำไทย. เอกสารประกอบการประชุมคณะกรรมการนโยบายประมงแห่งชาติ. กรมประมง. 80 หน้า
- ชัยวัฒน์ คนจริง บุญจิต ฐิตากวีตมกุล สุวธรรมา ประณีตวศกุล และ นุชนาด มั่งคั่ง. 2540. รายงานเบื้องต้น โครงการพัฒนาและยกระดับมาตรฐานสินค้าอุตสาหกรรมเกษตรส่งออก ปี 2539 เสนอต่อ กรมการค้าต่างประเทศ. ภาควิชาเศรษฐศาสตร์เกษตรและทรัพยากร. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- พลทรัพย์ วิรุฬหกกุล วราทิพย์ สมบุญญฤทธิ และจิราภรณ์ รุ่งทอง. 2540. ปริมาณไนโตรเจนทั้งหมดและฮิสตามีนกับคุณภาพน้ำปลา. วารสารอุตสาหกรรมเกษตร. ปีที่ 8. ฉบับที่ 3. หน้า 44-55.
- อมรา วงศ์พุทธพิทักษ์ และกนกพร อธิสุข. 2533. การเตรียมตัวอย่างอาหารเพื่อวิเคราะห์ปริมาณสารพิษที่คนไทยได้รับจากการบริโภคอาหารประจำวัน. วารสารกรมวิทยาศาสตร์การแพทย์. (4):169-184.
- อรวรรณ คงพันธุ์. 2529. ผลของเวลาและอุณหภูมิต่อปริมาณฮิสตามีนในปลาโอสดและปลาโอกระป๋อง. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย. กรุงเทพฯ.
- Association of Official Chemists (AOAC). 1990. Official Methods of Analysis. In Helrich, K. (ed.). 15<sup>th</sup> edition Vol. I and II. AOAC, Inc. Virginia: Budavari, S. 1989. The Merck Index An Encyclopedia of Chemicals, Drugs, and Biological. 7<sup>th</sup>. Merck, Co, I.C. Rahway. N.J. USA.
- Eitenmiller, R.R., J.H. Orr, and W.W. Wallis. 1982. Histamine in fish: microbiological and biochemical conditions. In Martin, R.T. (ed.). Chemistry and Biochemistry of Marine Food Products. AVI Pub. Co., Inc. Westport. Conn. pp. 39-50.
- FAO. 1981. The prevention of losses in cured fish. FAO Fisheries Technical Papers. No. 219.
- Hardy, R. and J. G. M. Smith. 1976. The storage of mackerel (*Scomber scombrus*). Development of histamine and rancidity. J. Sci. Food Agric. 27: 595-9.

- Okuzumi, M., A. Hiraishi, T. Kobayashi and T. Fuji. 1994. *Phytobacterium histaminum* sp. nov., a histamine producing marine bacterium. International Union of Microbiological Societies. 44(4): 631-636.
- Stratton, J.E. and S.L. Taylor. 1991. Scombroid poisoning. In Ward, D.R. and C.R. Hackney (eds.). Microbiology of Marine Food Products. Van Nostrand Reinhold. 311, 351.
- Stanby, M.E. 1976. Analytical Method. In Robert, E. (ed.). Industrial Fishery Technology. Krieger Publishing Co. Huntington. N.Y.
- Thongthai, C. and M. Siritwongpairat. 1989. The sequence quantitative of microorganisms in traditionally fermented fish sauce (Nampla). In Proceeding of the Workshop on Post-harvest Technology, Preservation and Quality Control of Fish in Southeast Asia, 13-17 Nov. 1989, Bangkok. Published by International Foundation for Science. Sweden. pp. 51-59.
- Uchiyama, H. 1978. Analytical methods for estimating freshness of fish Training Department. Southeast Asian Fisheries Department. pp. 4-13.
- Yatsunami, K. and T. Echigo. 1993. Changes in the number of halotolerant histamine forming bacteria and contents of non-volatile amines in sardine meat with addition of NaCl. Nippon Suisan Gakkaishi. 59(1): 123-127.