

บทที่ 5

วิจารณ์ผลการทดลอง

คุณภาพน้ำในการทดลองนี้อยู่ในช่วงใกล้เคียงกันและอยู่ในมาตรฐานที่ยอมรับกันในการเลี้ยงกุ้งเมื่อเปรียบเทียบกับตารางคุณภาพน้ำทะเลที่สัตว์น้ำสามารถดำรงอยู่ได้อย่างปกติ (ภาคผนวก) ดังนั้นผลของการเจริญเติบโตและการรอดจึงขึ้นอยู่กับคุณภาพอาหารเป็นปัจจัยหลัก

การวิเคราะห์คุณภาพอาหารตามวิธี AOAC (1980) องค์ประกอบหลักทางโภชนาการของอาหารกุ้งกุลาดำวัยอ่อนได้แก่ โปรตีนและไขมัน พบว่าโปรตีนมีค่าต่ำกว่าที่กำหนดไว้ (ประมาณ 52%) เนื่องจากการบดวัตถุดิบแห้งให้มีขนาดเล็กกว่า 10 ไมครอนด้วยเครื่อง Ultracentrifugal mill จะมีความร้อนเกิดขึ้น วัตถุดิบที่มีความชื้นมากอย่างปลาป่นจะอุดตันที่ตะแกรงของเครื่องและเกิดการไหม้ได้ นอกจากนี้อุณหภูมิที่ใช้ในการรวมสารเชื่อม (carrageenan) และวัตถุดิบอาหารให้เป็นเนื้อเดียวกันอาจทำให้โปรตีนบางส่วนเสียสภาพไป (Protein denaturation) สำหรับปริมาณไขมันที่วิเคราะห์ได้มีค่าสูงเนื่องจากการใช้ปลาป่นเป็นแหล่งโปรตีนหลักแทนเคซีนที่มีราคาแพงทำให้อาหารมีไขมันสูง Borrer & Lawrence (1989) พบว่าเมื่อลูกกุ้ง *P. aztecus* ได้รับอาหารที่มีไขมันในปริมาณสูงเกินไปจะทำให้ค่า Apparent protein digestibility (APD) ต่ำลง ประสิทธิภาพของการย่อยและการดูดซึมโปรตีนในลำไส้ลดลง มีผลต่อการเจริญเติบโตและการรอดของกุ้งวัยอ่อน นอกจากนี้อาหารที่มีไขมันมากไขมันจะลอยตัวเป็นฟิล์มบางๆ บนผิวน้ำทำให้ออกซิเจนในอากาศแทรกซึมลงน้ำได้น้อย ลูกกุ้งได้รับออกซิเจนไม่เพียงพอและยังทำให้น้ำเสียง่ายอีกด้วย Kanazawa (1984) อธิบายไว้ว่าความต้องการโปรตีนของลูกกุ้งจะแปรไปตามปริมาณคาร์โบไฮเดรตในอาหารแต่จะไม่แปรตามปริมาณไขมัน และพบว่าปริมาณโปรตีนที่เหมาะสมสำหรับลูกกุ้งคือ 45%, 45-55% และ 55% หรือมากกว่าในอาหารที่มีปริมาณคาร์โบไฮเดรต 25%, 15% และ 5% ตามลำดับเมื่อมีไขมันในอาหาร 6.5% จากการ

วิเคราะห์คุณภาพอาหารในการทดลองครั้งนี้พบปริมาณ โปรีตินและคาร์โบไฮเดรต สอดคล้องกับคำอธิบายที่กล่าวมา

ถึงแม้ปริมาณ Ascorbic acid (AA) ในอาหารที่กำหนดไว้เท่ากันคือ 200 ppm ในสูตรที่มีการผสมวิตามินซีแต่ผลที่ได้จากการวิเคราะห์ต่างกันเนื่องจากอาจเกิดการสลายตัวในระหว่างกระบวนการผลิตอาหาร 2 ขั้นตอนคือ การให้ความร้อนและการทำแห้ง (Desrosier, 1970) จากการทดลองซึ่งทำอาหารด้วยวิธี Microparticulation ที่ผ่านการทำแห้งด้วย Freeze dryer นั้นก็สามารถทำให้เกิดการสูญเสียวิตามินซีได้เช่นกันแต่น้อยกว่าการทำแห้งด้วยตู้อบแบบมีลมเป่าผ่านและตู้อบแบบสูญญากาศ (วรรณ ธรรมรุจิกุล, 2533) นอกจากนี้การทำอาหารมีลักษณะเป็นผงละเอียดซึ่งมีพื้นที่ผิวมากประกอบกับการกินอาหารอย่างช้าๆ ของกึ่งทำให้ปริมาณ AA ในอาหารสูญเสียไปกับน้ำประมาณ 10% ในเวลา 10 วินาทีระหว่างการให้อาหารลูกกึ่งแต่ละครั้ง (Goldblatt et al., 1979 ; Slinger et al., 1979) ดังนั้นจึงต้องเติมวิตามินซีลงในอาหารในปริมาณที่มากเกินไปเพื่อให้กึ่งได้รับส่วนที่เหลือจากการสูญเสียเพียงพอ กับความต้องการของร่างกาย โดยเฉพาะช่วงการอนุบาลกึ่งกุลาค่าวัยอ่อนที่มีความบอบบางต่อการเปลี่ยนแปลงสภาวะแวดล้อม

Maugle et al (1993) ศึกษาความเสถียรของวิตามินซี 2 รูปที่ใช้ในการผลิตอาหารแบบ extruded feed สำหรับปลาเทร้าและปลาแซลมอนคือ ethyl cellulose coated L-ascorbic acid (C) 2200 ppm และ dipotassium ascorbate-2-sulfate dihydrate (S) 350 ppm พบว่า อาหารปลาที่ใช้ C มีปริมาณ AA คงเหลือในอาหารน้อยมากขณะที่อาหารปลาที่ใช้ S มีปริมาณ AA คงเหลือในอาหารมากกว่า 95% และมีปริมาณ AA ที่สูญเสียไปในระหว่างการเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 6 เดือนไม่เกิน 20% Hilton et al (1977) ทดลองใช้วิตามินซี 2 รูปแบบเติมลงในอาหารแบบ practical diet สำหรับปลาเทร้าพบว่า 70% ของ AA จะสูญเสียไประหว่างการผลิตและสลายตัวหมดภายใน 7 สัปดาห์ของการเก็บรักษาในอาหารที่ใช้ L-ascorbic acid แต่อาหารที่ใช้ ethyl cellulose coated L-ascorbic acid จะสูญเสียปริมาณ AA ประมาณ 30% ขณะผลิต Grant et al (1989) ทดสอบความเสถียรของวิตามินซี 2 รูปแบบคือ L-ascorbic acid และ Ascorbate-2-polyphosphate ในอาหารแบบ steam-pelleted feed สำหรับปลาเทร้าพบว่าอาหารที่ใช้ Ascorbate-2-

polyphosphate จะสูญเสียปริมาณ AA 15% ภายหลังจากผลิตและเก็บไว้ที่อุณหภูมิห้อง 5-7 วัน (จาก 153 ppm ลดลงเหลือ 128 ppm และเมื่อเก็บไว้ที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 60-90 วันจะเหลือ 100 ppm) และที่อุณหภูมิ 25 หรือ 40 องศาเซลเซียสจะมีความเสถียรมากกว่า L-ascorbic acid ถึง 83 และ 45 เท่าตามลำดับ แต่ถ้ายกเก็บรักษาอาหาร โดยการแช่แข็งปริมาณ AA 46% ในอาหารที่ใช้ L-ascorbic acid จะสูญเสียไปในขณะที่ AA ในอาหารที่ใช้ Ascorbate-2-polyphosphate จะไม่เกิดการสูญเสียเลย

นอกจากการพิจารณาความเสถียรของวิตามินซีที่ใช้ในการผลิตอาหารซึ่งมีความสำคัญต่อปริมาณที่สัตว์น้ำจะได้รับแล้ว ยังต้องคำนึงว่าสัตว์น้ำสามารถนำวิตามินซีไปใช้ได้ด้วย (Bioavailability) ซึ่งการวิเคราะห์ปริมาณ AA ในเนื้อเยื่อจะเป็นวิธีที่ง่ายที่สุดในการตัดสินใจ ปลาเทร้าและปลาแซลมอนมีเอนไซม์ sulfatase จึงสามารถใช้ ascorbate-2-sulfate ได้ดี Tucker & Halver (1986) พบว่าปลาบางชนิดมีเอนไซม์ ascorbic acid sulfotransferase สามารถเปลี่ยนรูปแบบวิตามินซีจาก Ascorbic acid เป็น Ascorbate-2-sulfate (Sulfonation) เก็บสะสมไว้ได้จนกว่าร่างกายจะต้องการใช้ จึงพบ Ascorbate-2-sulfate ในเนื้อเยื่อปลาได้ กุ้งกุลาดำสามารถเปลี่ยนรูปแบบวิตามินซีจาก Ascorbate-2-monophosphate และ Ascorbate-2-sulfate ให้เป็น Ascorbic acid (AA) ได้โดยเอนไซม์ acid phosphatase และ ascorbic acid sulfohydrolase ตามลำดับ ปริมาณ AA ที่เกิดจากการทำงานของเอนไซม์ทั้งสองชนิดนี้ (enzyme activity) สามารถวัดได้ด้วยวิธี Colorimetry (Kittakoop et al., 1996a) ซึ่งเป็นวิธีที่ไม่ยุ่งยาก สะดวก และรวดเร็ว โดยทำการวัดการทำงานของเอนไซม์ acid phosphatase (APT) และ ascorbic acid sulfohydrolase (ASH) ใน hepatopancreas ของกุ้งกุลาดำวัยรุ่นพบว่า APT มี activity มากกว่า ASH จึงน่าจะมีการเปลี่ยนวิตามินซีอนุพันธ์ของฟอสเฟตเป็น Ascorbic acid ได้มากกว่าวิตามินซีในรูปของอนุพันธ์ซัลเฟต ดังนั้นกุ้งที่เลี้ยงด้วยอาหารสูตร P และ M จึงมีน้ำหนักเฉลี่ยและความยาวเฉลี่ยมากกว่ากุ้งที่เลี้ยงด้วยอาหารสูตร S

เนื่องจาก phosphatase เป็นเอนไซม์ที่พบในสัตว์ทุกชนิดและมีบทบาทสำคัญในหลายกระบวนการเช่น การหดและคลายตัวของกล้ามเนื้อ เมตาบอลิซึมของ

คาร์โบไฮเดรตและการแบ่งเซลล์ ตลอดจนการแยกหมู่ฟอสเฟตออกจาก phosphoproteins, phosphomonoesters และ pyrophosphate esters ดังนั้นสัตว์ที่มี acid phosphatase activity มากจึงสามารถใช้ Ascorbate-2-monophosphate และ Ascorbate-2-polyphosphate เป็น substrate ได้ดี Kittakoop et al (1996b) ทำการศึกษาโดยใช้เทคนิค Polyacrylamide gel ได้แสดงให้เห็นอย่างชัดเจนว่าเอนไซม์ phosphatase ซึ่งมีอยู่ 2 ชนิดคือ alkaline และ acid phosphatase สามารถเร่งปฏิกิริยา phosphohydrolysis ของ Ascorbate-2-phosphate ให้เป็น AA ซึ่งเป็นการยืนยันว่ากุ้งสามารถใช้ Ascorbate-2-phosphate เป็นแหล่งของ AA ได้

อัตราการระยะ Zoea ของกุ้งค่อนข้างสูงอาจเป็นเพราะกุ้งมีความแข็งแรงและยังใช้อาหารที่สะสมในตัวไม่หมด การเปลี่ยนถ่ายน้ำเพียงบางส่วนจึงยังมีอาหารธรรมชาติ *Chaetoceros calcitrans* ที่ให้กุ้งกินเป็นอาหารมื้อแรกเหลืออยู่ในน้ำได้ อัตรารอดของทุกการทดลองจึงไม่ต่ำมากนัก ในระยะ Mysis อัตรารอดของทุกการทดลองค่อนข้างต่ำ (<50%) เนื่องจากระยะนี้เป็นช่วงเวลาดำเนินไปเพียง 3-4 วันที่ถูกกุ้งต้องปรับตัวเพื่อกินอาหารสำเร็จรูป มีการเปลี่ยนแปลงขนาดอนุภาคอาหารให้เหมาะสมกับกุ้ง ลูกกุ้งยังมีการเปลี่ยนแปลงพฤติกรรมกินอาหารจากระยะ Zoea ซึ่งจะพัดโบกอาหารเข้าปากเป็นการใช้ก้ามจับอาหารกินในระยะ Mysis และอาหารจมตัวเร็วลูกกุ้งระยะนี้ยังไม่ลงเกาะพื้นกินอาหารไม่ทันอัตรารอดจึงต่ำ การทดลองเลี้ยงกุ้งระยะ Postlarva ใช้เวลานานที่สุดคือ 20 วัน ผลของอัตราการรอดของกุ้งที่เลี้ยงด้วยอาหารที่ใช้วิตามินซีรูปแบบต่างๆ จึงแตกต่างกันอย่างชัดเจนและมีนัยสำคัญ ($P < 0.05$)

กุ้งที่เลี้ยงด้วยอาหารสูตร P มีอัตราการรอดดีที่สุดเนื่องจากมีปริมาณ AA ในเนื้อเยื่อสูงแสดงว่าสามารถนำวิตามินซีรูปแบบนี้ไปใช้ได้มาก กุ้งที่เลี้ยงด้วยอาหารสูตร C และ A มีอัตราการรอดต่ำเนื่องจากวิตามินซี 2 รูปแบบนี้มีความเสถียรต่ำจึงมีปริมาณ AA ในอาหารไม่เพียงพอกับความต้องการของกุ้งกุลาดำวัยอ่อนและมีการสะสมในเนื้อกุ้งน้อย วิตามินซีมีหน้าที่เกี่ยวกับการสังเคราะห์ steroid hormone ในการลอกคราบ (Latscha, 1992) มีความสำคัญต่อกระบวนการเมตาบอลิซึมเกี่ยวข้องกับปฏิกิริยาการเติมหมู่ไฮดรอกซี (hydroxylation) ของคอลลาเจน, ไลซีน (lysine) และโพรลีน (proline) (Tucker & Halver, 1984) ช่วยในการเผาผลาญอาหารและนำสารอาหารที่

