

บทที่ 3

วิธีดำเนินการวิจัย

3.1 สถานที่ศึกษาทดลองและเก็บข้อมูล

การศึกษานี้ดำเนินการวิจัยที่สถานีวิจัยสัตว์ทะเลอ่างศิลา ภาควิชาวิทยาศาสตร์ทางทะเล คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย ตำบลอ่างศิลา อำเภอเมือง จังหวัดชลบุรี

3.2 การวางแผนการทดลอง

การวางแผนการทดลองแบบแฟกทอเรียล (Completely randomized design involved factorial) โดยเป็นการศึกษาผลกระทบ 2 ปัจจัยคือผลกระทบทั้ง Treatment ได้แก่ แคลเซียม และ ฟอสฟอรัส หรือผลกระทบร่วม (Interaction) ของคออลัมน์และแถวพร้อมๆ กัน โดยทำการทดลอง 3 ซ้ำ ดังนี้

- อาหารเสริมแคลเซียมในรูปแบบแคลเซียมคาร์บอเนต (CaCO_3) 3 ระดับ ได้แก่ 1, 4, 7%

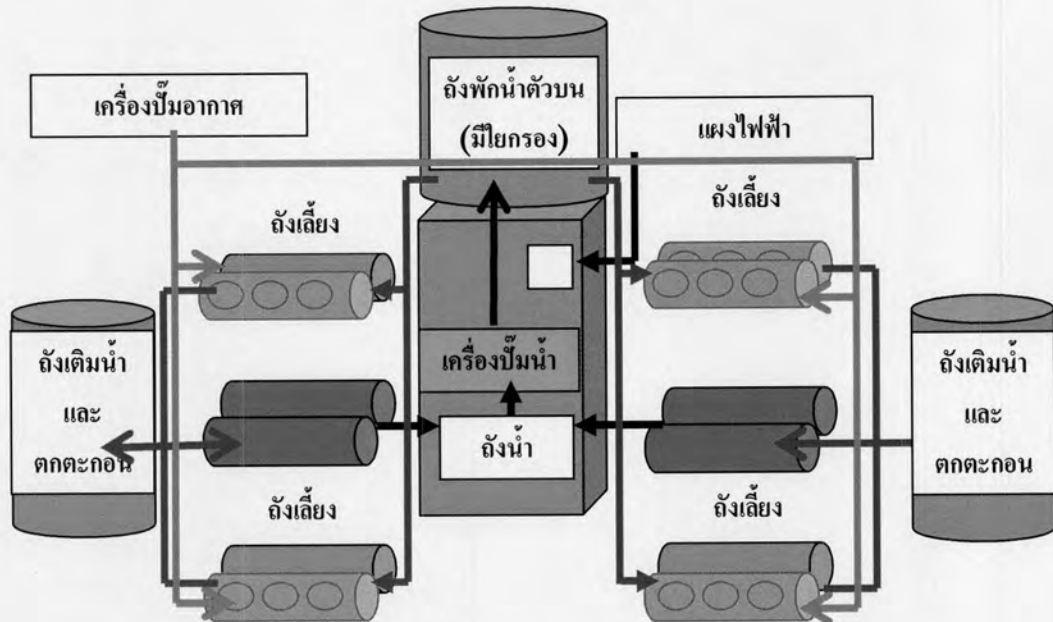
ในอาหารผสม

- อาหารเสริมฟอสฟอรัสในรูปแบบโพแทสเซียมฟอสเฟต (KH_2PO_4) 3 ระดับ ได้แก่ 1, 3, 5 % ในอาหารผสม

3.3 การออกแบบบ่อเลี้ยงหอยหวานระบบน้ำหมุนเวียน

การศึกษานี้ใช้ถังไฟเบอร์ทรงกระบอกสี่เหลี่ยมในแนวนอน ขนาดกว้าง 0.6 x 3.0 เมตร จำนวน 12 ถัง รองด้วยทรายสูง 10 เซนติเมตร เป็นถังเลี้ยง (Rearing tanks) ซึ่งแบ่งเป็นหน่วยการทดลองย่อย (Rearing unit) โดยใช้ตะกร้ารูปทรงสี่เหลี่ยมขนาดกว้าง 24 เซนติเมตร ยาว 35 เซนติเมตร และสูง 25 เซนติเมตรและมีฝาเปิดทั้งสองด้าน พื้นตะกร้าจะเป็นพื้นเรียบสำหรับรองรับทรายเพื่อเป็นพื้นบ่อ (Substrate) โดยใช้ทรายน้ำจืดแบบหยาบ (Coarse sand) มีความหนาประมาณ 1-2 เซนติเมตร สำหรับการฝังตัวของหอยหวาน โดยด้านข้างของตะกร้าเป็นรูปทรงแท่งขนาด 1.5 ตารางเซนติเมตร (40 รูต่อพื้นที่ 10 ตารางเซนติเมตร) เพื่อช่วยให้มีการหมุนเวียนของน้ำในแต่ละหน่วยการทดลองเป็นไปอย่างมีประสิทธิภาพ วางตะกร้าในแต่ละช่องของถังเลี้ยง (รูปที่ 27) ใช้เครื่องสูบน้ำเป็นตัวหมุนเวียนน้ำทั้งระบบ โดยจะนำน้ำจากถังตกตะกอนมีความจุ 2,000 ลิตร จำนวน 2 ถัง ไปพักไว้ในถังพักขนาด 1,500 ลิตรที่ยกสูงจากพื้น ซึ่งมีการบรรจุใยแก้วกรอง หลังจากนั้นจึงปล่อยน้ำทะเลลงสู่ถังเลี้ยง การทดลอง ผ่านตามท่อลำเลียงน้ำด้านบนบนเขียงไปทางด้านข้าง (รูปที่ 28) ปรับระดับน้ำให้มีความสูงประมาณ 30 เซนติเมตร การเลี้ยงในครั้งนี้ทำการหมุนเวียนน้ำเป็นเวลา 12

ชั่วโมงต่อวัน โดยบ่อเลี้ยงใช้น้ำทะเลความเค็ม 30 พีพีที ระดับน้ำสูง 30 เซนติเมตร และให้อากาศแบบฟองอากาศอย่างพอเพียง โดยทำการล้างระบบเป็นประจำ และเติมน้ำทะเลใหม่ทุกเดือน น้ำในระบบมีปริมาตรรวมประมาณ 15.5 ตัน (รูปที่7)



รูปที่ 7 ฟังโรงเลี้ยงหอยหวาน สถานีวิจัยสัตว์ทะเลอ่างศิลา
ภาควิชาวิทยาศาสตร์ทางทะเล จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย จ.ชลบุรี
ที่มา : ผู้เขียน

3.4 การคำนวณปริมาตรน้ำในระบบ

Rearing tank

จำนวน	12	ถัง
ความยาว	3.0	เมตร
รัศมีหน้าตัด	0.3	เมตร

ปริมาตร 1 ถัง = $22 \times 0.3^2 \times 3.0 / 7 = 0.8486$ ลบ.ม. คิดเป็น 848 ลิตร

ปริมาตร 12 ถัง เท่ากับ $848 \times 12 = 10,176$ ลิตร

คิดเป็นประมาณ 10 ตัน

ถังตกตะกอน 2 ถัง ถังละ 2 ตัน รวมเป็น 4 ตัน

ถังพักน้ำยกสูงจากพื้น 1 ถัง ปริมาตร 1.5 ตัน

รวมปริมาตรน้ำในระบบประมาณ $10+4+1.5 = 15.5$ ตัน

3.5 สัตว์ทดลอง

การศึกษาในครั้งนี้เลือกลูกพันธุ์หอยหวาน(รูปที่ 10) ที่ใช้ในการทดลองจะมีขนาดความยาวเปลือกเฉลี่ย 1.45 ± 0.10 เซนติเมตร และน้ำหนักเฉลี่ย 0.62 ± 0.13 กรัม โดยใช้ลูกพันธุ์หอยหวานที่ผลิตจากชุดการเพาะฟักเดียวกัน (Crop) และลูกพันธุ์หอยหวานในบ่อทดลองเดียวกันจะมีขนาดใกล้เคียงกันมากที่สุด โดยคัดและวิเคราะห์ขนาดเริ่มต้นที่ไม่มีขนาดแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ (ตารางที่ 13 14 และ 15) ทั้งนี้เพื่อลดผลกระทบทางอ้อมต่อการเจริญเติบโตของหอยหวานที่มีขนาดต่างกัน โดยใช้อัตราการปล่อยที่ 300 ตัวต่อตารางเมตร หรือจำนวน 30 ตัวต่อหน่วยการทดลอง ใช้น้ำทะเลความเค็ม 30 พีพีที ระดับน้ำสูง 30 เซนติเมตร และให้อากาศอย่างพอเพียง รองพื้นด้วยทรายหยาบสูง 1-2 เซนติเมตร สัปดาห์แรกให้หอยหวานกินเนื้อปลาทุ (Rastrelliger brachysoma) เป็นอาหาร โดยให้แบบกินจนอิ่มทุกวันตอนเช้า หลังจากนั้นเริ่มการฝึกให้ลูกหอยหวานกินอาหารผสมที่มีได้เสริมแคลเซียมและฟอสฟอรัส (basal diet มี Ca : P ประมาณ 1 : 1) จนลูกหอยหวานยอมรับอาหารผสมเป็นอย่างดี หลังจากนั้นจึงเริ่มทำการทดลองด้วยการให้หอยหวานกินอาหารผสมเสริมแคลเซียมและฟอสฟอรัสในแต่ละสูตร เก็บเศษอาหารออกทันทีภายหลังจากหอยกินอาหารเสร็จ ทำการดูแลความสะอาดสถานที่ทุกวัน รวบรวมข้อมูลโดยบันทึกขนาดความยาวและความกว้างเริ่มต้น และน้ำหนักหอยหวานเริ่มต้น หลังจากนั้นเก็บข้อมูลการเติบโตเป็นประจำทุกระยะเวลา 1 เดือน สำหรับคุณภาพน้ำทะเลทำการศึกษาเป็นประจำทุกสัปดาห์ โดยเก็บตัวอย่างน้ำทะเลก่อนการเปลี่ยนถ่ายน้ำทะเลในบ่อเลี้ยง โดยพารามิเตอร์ที่ศึกษาประกอบด้วย อุณหภูมิ น้ำ อุณหภูมิอากาศ ความเค็ม ออกซิเจนในน้ำ ความเป็นกรดค้าง ในไนโตรเจน - ในไนโตรเจน แอมโมเนีย - ในไนโตรเจน อัลคาลินิตี ฟอสเฟต และแคลเซียม



รูปที่ 8 ลูกพันธุ์หอยหวานระยะวัยรุ่นที่ใช้ในการทดลอง
ที่มา : ผู้เขียน

3.6 อาหารของหอยหวาน

นำวัตถุดิบต่างๆมาทำอาหารสำเร็จรูปโดยใช้ปลาป่น 25.81% กากถั่วเหลืองป่น 25.81% น้ำมันปลาทונה 7.75% และใช้แป้งสาลี 19.99% เดิมเกลือแร่รวมใช้ CAL-PLUS (บริษัทโคเดล ประเทศไทยจำกัด) และวิตามินรวมใช้ COMPLET DV (บริษัทโคเดล ประเทศไทยจำกัด) อย่างละ 1% ใช้ PMC (Poly Methyl Carbamide) เป็นตัวประสาน (binder) 3% เปลือกกุ้งป่น 2% และใช้ cellulose ชนิด fibrulin instant เป็นตัวให้เยื่อใย (fiber) ปรับสูตรอาหาร สัดส่วนวัตถุดิบอาหารทุกสูตรอย่างละเอียดแสดงในตารางที่ 1 จากนั้นวิเคราะห์ปริมาณแคลเซียม และฟอสฟอรัสในอาหาร เริ่มต้นแล้วเสริมแคลเซียมในรูปแคลเซียมคาร์บอเนต (CaCO_3) 3 ระดับได้แก่ 1% 4% และ 7% แต่ระดับของแคลเซียมเสริมฟอสฟอรัสในรูปโพแทสเซียมฟอสเฟต (KH_2PO_4) 3 ระดับได้แก่ 1% 3% และ 5% โดยใช้ basal diet (สูตรที่ 1 Ca : P = 1 : 1) เป็นชุดควบคุม (control)

โดยกำหนดสูตรอาหารระดับต่างกันดังนี้

1. อาหารผสมระดับแคลเซียม 1 % เท่ากับอาหารที่มีแคลเซียมต่ำกว่าเนื้อปลาสด
2. อาหารผสมระดับแคลเซียม 4 % เท่ากับอาหารที่มีแคลเซียมเท่าเนื้อปลาสด
3. อาหารผสมระดับแคลเซียม 7 % เท่ากับอาหารที่มีแคลเซียมสูงกว่าเนื้อปลาสด
4. อาหารผสมระดับฟอสฟอรัส 1 % เท่ากับอาหารที่มีฟอสฟอรัสต่ำกว่าเนื้อปลาสด
5. อาหารผสมระดับฟอสฟอรัส 3 % เท่ากับอาหารที่มีฟอสฟอรัสเท่าเนื้อปลาสด
6. อาหารผสมระดับฟอสฟอรัส 5 % เท่ากับอาหารที่มีฟอสฟอรัสสูงกว่าเนื้อปลาสด

ผสมอาหาร โดยการคลุกเคล้าวัตถุดิบทุกชนิดให้เข้ากัน โดยใช้น้ำผสมด้วยในอัตราส่วนอาหารต่อน้ำ 1 ต่อ 1 จากนั้นปั่นเป็นก้อนอัดในกระบอกฉีดออกมาได้อาหารที่มีลักษณะเป็นท่อน มีความนิ่มสูง นำไปตากแดด 3-4 ชั่วโมง แล้วจึงเก็บรักษาในตู้เย็นที่ความเย็นต่ำกว่า 0 องศาเซลเซียส โดยทำการเตรียมอาหารผสมเป็นประจำทุกเดือนเพื่อรักษาคุณภาพของอาหารทดลองให้มีความสม่ำเสมอตลอดระยะเวลาการทดลอง

ตารางที่ 1 สัดส่วนวัตถุดิบจำแนกตามสูตรอาหาร

สูตร อาหาร	สัดส่วนวัตถุดิบอาหาร (เปอร์เซ็นต์)										
	ปลาป่น	กากถั่วเหลืองป่น	แป้งสาลี	น้ำมันปลาพุด	เปลือกกุ้งป่น	PMC ¹	แร่ธาตุรวม ²	วิตามินรวม ³	Fribulin ⁴	CaCO ₃	KH ₂ PO ₄
1	25	25	20	8	2	3	1	1	13	1	1
2	25	25	20	8	2	3	1	1	11	1	3
3	25	25	20	8	2	3	1	1	9	1	5
4	25	25	20	8	2	3	1	1	10	4	1
5	25	25	20	8	2	3	1	1	8	4	3
6	25	25	20	8	2	3	1	1	6	4	5
7	25	25	20	8	2	3	1	1	7	7	1
8	25	25	20	8	2	3	1	1	5	7	3
9	25	25	20	8	2	3	1	1	3	7	5

¹ PMC หรือ Polymethyl Carbamide ใช้เป็นตัวประสานในอาหาร

² แร่ธาตุรวมประกอบด้วย Calcium 14.7%, Phosphorus 14.7%, Manganese 1.0%, Copper 0.36%, Iron 0.20%, Iodine 0.10%, Cobalt 0.10%, Selenium 0.006%

³ วิตามินรวม 1 กก. ประกอบด้วย วิตามินเอ 10⁷ IU วิตามินดี₃ 10⁶ IU วิตามินอี 0.01% วิตามินเค₃ 0.001% วิตามินบี₁ 0.0005% วิตามินบี₂ 0.005% วิตามินบี₆ 0.01% วิตามินซี 0.001% ดีแอลเมทไธโอนิน 0.016%

⁴ Fibrulin เป็น Cellulose ใช้ปรับสูตรอาหาร

3.7 ขั้นตอนการเตรียมอาหาร

1. กำหนดสูตรอาหารโดยการใช้แคลเซียม 3 ระดับคือ 1, 4, 7% และ ฟอสฟอรัส 3 ระดับ คือ 1, 3 และ 5% โดยอ้างอิงตามสัดส่วนแคลเซียม และฟอสฟอรัสในเนื้อปลาหูซึ่งมีสัดส่วนแคลเซียม 4% และฟอสฟอรัส 3%

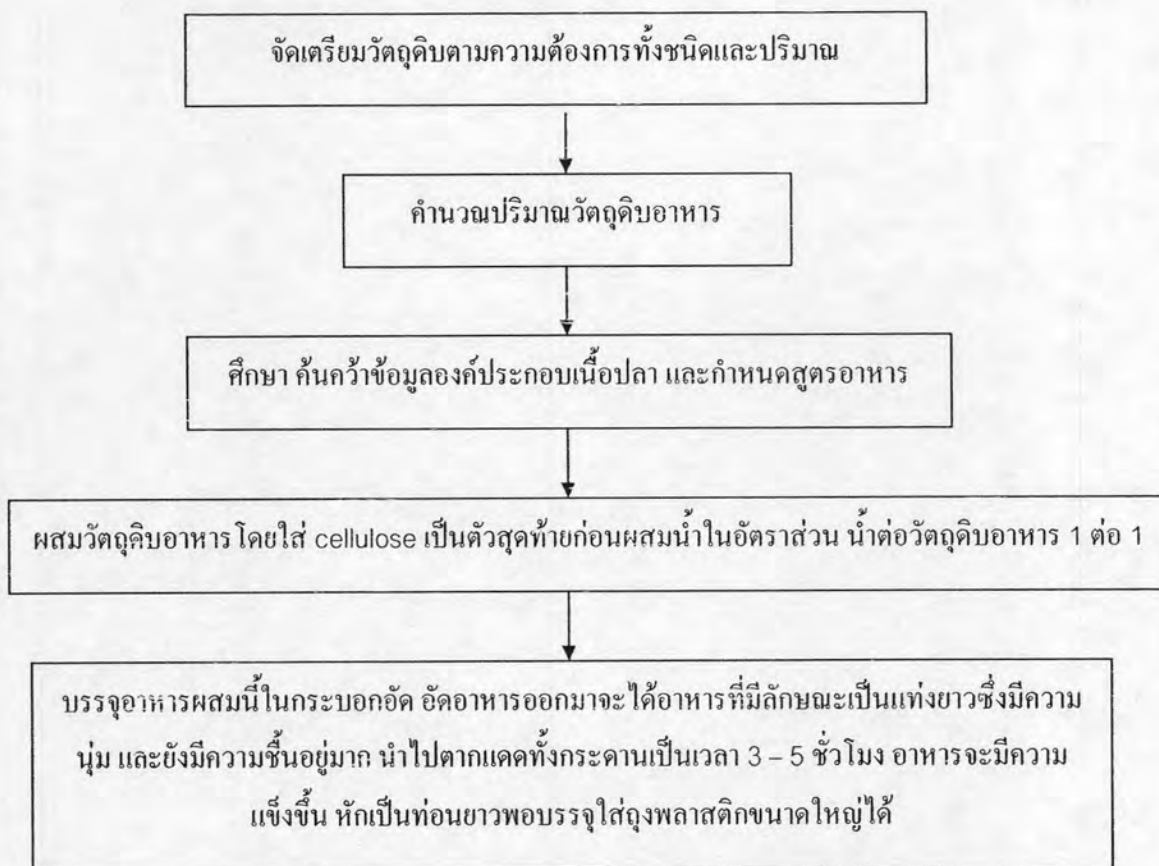
2. จัดหาวัตถุดิบตามความต้องการทั้งชนิด และปริมาณ

3. ชั่งวัตถุดิบอาหาร โดยใช้เครื่องชั่งหน่วยกิโลกรัมในการชั่งวัตถุดิบปริมาณมาก ได้แก่ ปลา ปั่น เปลือกกุ้งป่น กากถั่วเหลือง แป้งสาลี และใช้เครื่องชั่งทศนิยมสองตำแหน่งในการชั่งวัตถุดิบ ปริมาณน้อย ได้แก่ เซลลูโลส ตัวประสาน วิตามินรวม แร่ธาตุรวม น้ำมันทูน่า แคลเซียมคาร์บอเนต และ โปแทสเซียมฟอสเฟตโมโนเบสิก

4. นำวัตถุดิบมาผสมคลุกเคล้าให้เข้ากันอย่างดีโดยวัตถุดิบอาหารจะต้องมีการกระจายอย่าง สม่ำเสมอไม่จับตัวกัน จากนั้นผสมน้ำในอัตราส่วน 1 ต่อ 1 จะได้อาหารที่สามารถปั่นเป็นก้อนได้จึง ปั่นอาหารเป็นก้อนใส่ในกระบอกทำขนมเค้ก ใช้กระบอกอัดได้อาหารออกมาเป็นแท่งยาวที่มีความ นุ่มและความชื้นสูง (รูปที่ 12)

5. นำอาหารไปตากแดดเป็นเวลา 5 - 6 ชั่วโมงจะได้อาหารที่มีความแข็งขึ้น และเก็บรักษาไว้ ในอุณหภูมิต่ำกว่า 0 องศาเซลเซียส

ขั้นตอนทั้งหมดสรุปดังในรูปที่ 9



รูปที่ 9 ขั้นตอนการเตรียมอาหารที่ใช้ในการทดลอง

3.8 การเตรียมน้ำทะเลเลี้ยงหอยหวาน

นำน้ำทะเลจากบริเวณสถานีวิจัยสัตว์ทะเลอ่างศิลาที่มีความเค็มระหว่าง 28-32 พีพีที มาพักให้ตกตะกอน แล้วนำมาฆ่าเชื้อโดยใส่ แคลเซียมไฮโปคลอไรต์ ($\text{Ca}(\text{OCI})_2$) 20-30 กรัม/น้ำทะเล 1 ตัน (1 พีพีเอ็ม) ให้คลอรีนกระจายอย่างสม่ำเสมอในบ่อเตรียม (รูปที่ 23 ภาคผนวก ง) ให้อากาศผ่านทางหัวทรายและสายยาง (รูปที่ 24 ภาคผนวก ง) อย่างน้อย 7 วัน แล้วตรวจสอบคลอรีนที่เหลือตกค้างด้วยการหยดโพแทสเซียมไอโอไดด์ (KI) ลงไป โดยดำนน้ำใสไม่เกิดสี แสดงว่าไม่มีคลอรีนตกค้าง แต่ถ้าน้ำเปลี่ยนเป็นสีเหลือง แสดงว่ามีคลอรีนตกค้างอยู่ ต้องรอให้คลอรีนสลายหมดก่อน หรือจะกำจัดคลอรีนที่เหลือด้วยโซเดียมไรโอซัลเฟต ($\text{Na}_2\text{S}_2\text{O}_3$) 5-10 กรัม/น้ำทะเล 1 ตัน หลังจากการตกตะกอนและฆ่าเชื้อน้ำทะเลแล้ว จะมีการตรวจสอบสภาพน้ำหรือคุณสมบัติของน้ำว่าเหมาะต่อการเลี้ยงหอยหรือไม่ โดยคุณสมบัติของน้ำที่เหมาะสมมีดังนี้ ความเค็ม 28-32 พีพีที อุณหภูมิ 28-32 องศาเซลเซียส ความเป็นกรดด่าง (pH) 7.8-8.3 อัลคาไลน์ตีไม่ควรต่ำกว่า 100 มิลลิกรัมแคลเซียมคาร์บอเนตต่อลิตร แอมโมเนียไม่เกิน 0.4 มิลลิกรัม/ลิตร ไนไตรท์ ไม่เกิน 1 มิลลิกรัม/ลิตร และไม่มีเศษตะกอนหรือฝุ่นละอองมากเกินไป

3.9 การเลี้ยงหอยหวาน

การศึกษาครั้งนี้ใช้การให้อาหารแก่หอยหวานแบบให้กินจนอิ่ม (Sanitation feeding) สังเกตได้โดยหอยที่กินอาหาร ถ้าหอยกินอิ่มแล้วจะเดินไปฝังตัวในทรายทั้งหมด ให้อาหารเป็นประจำทุกวันๆ ละหนึ่งครั้งในตอนเช้า (8.00-10.00 น.) โดยให้อาหารแก่ลูกหอยในปริมาณที่มากเกินไปพอและให้หอยกินอาหารจนกระทั่งหอยหยุดกินอาหาร หลังจากนั้นจึงเก็บอาหารที่เหลือออกทันที และนำไปชั่งน้ำหนักแห้ง เพื่อทราบปริมาณอาหารที่หอยกินในแต่ละวัน (ปริมาณอาหารที่หอยกิน = น้ำหนักอาหารก่อนให้ - น้ำหนักอาหารที่เหลือ) เพื่อใช้ในการการคำนวณอัตราการแลกเปลี่ยน (Feed Conversion Ratio) การศึกษาครั้งนี้ทำการเลี้ยงหอยหวานเป็นเวลา 6 เดือน โดยทำการศึกษาและเก็บข้อมูลดังนี้

- วัดขนาดความยาวเปลือก และความกว้างเปลือก โดยใช้เวอร์เนียคาลิเปอร์ตรา Mitutoyo ที่มีความละเอียด 0.05 มิลลิเมตร (รูปที่ 24 และ 25 ภาคผนวก ง) และน้ำหนักหอยทั้งตัว โดยใช้เครื่องชั่งตรา Scaltec ที่มีความละเอียด 1×10^{-2} กรัม (รูปที่ 26 ภาคผนวก ง) เมื่อเริ่มต้นทดลองและเป็นประจำทุก 30 วัน เพื่อศึกษาพารามิเตอร์การเจริญเติบโตประกอบด้วยความยาวเปลือกที่เพิ่มขึ้น (Shell length increment) น้ำหนักที่เพิ่มขึ้น (Body weight gain) การเติบโตโดยน้ำหนัก (Weight Gain Rate, WGR) อัตราการเติบโตโดยความยาวเปลือก (Daily Increment in Shell Length, DISL) อัตราการแลกเปลี่ยน (Feed Conversion Ratio, FCR) โดยใช้สูตรการคำนวณของ Tan et al. (2000) และ Yang et al. (2005) และ สัดส่วนน้ำหนักเนื้อแห้งกับน้ำหนักเปลือก (Meat dry weight per shell and operculum ratio) ดังนี้

1. Shell length increment = ความยาวเปลือกสุดท้าย - ความยาวเปลือกเริ่มต้น

2. Body weight gain = น้ำหนักหอยสุดท้าย - น้ำหนักหอยเริ่มต้น

3. WGR (%) = $[(W_t - W_i) / W_i] \times 100$

W_t และ W_i เป็นน้ำหนักของหอยเมื่อสิ้นสุดการทดลอง (กรัม) และน้ำหนักของหอยเมื่อเริ่มการทดลอง (กรัม) ตามลำดับ

4. DISL (mm/day) = $[(SL_t - SL_i) / t]$

โดย t เป็นเวลาที่ใช้ในการทดลอง (วัน)

SL_t และ SL_i เป็นความยาวของหอยเมื่อสิ้นสุดการทดลอง (มิลลิเมตร) และความยาวเปลือกของหอยเมื่อเริ่มการทดลอง (มิลลิเมตร) ตามลำดับ

$$5. FCR = \text{Dry diet intake (g)} \times 100 / \text{Weight gain (g)}$$

โดย Dry diet intake เป็นน้ำหนักแห้งของอาหารที่หอยหวานกินเข้าไป

Weight gain เป็นน้ำหนักหอยที่เพิ่มขึ้น

- สัดส่วนน้ำหนักเนื้อแห้งกับน้ำหนักเปลือกคำนวณหลังจากสำเร็จการเลี้ยงแล้ว โดยสุ่มตัวอย่างหอยหวานมาชั่งน้ำหนักทั้งตัว จากนั้นนำไปต้มเพื่อให้เนื้อหอยสุก และออกมาเกือบหมดแล้วนำเปลือกและส่วนฝาปิดเปลือก (operculum) ไปอบที่ 100 องศาเซลเซียส เพื่อกำจัดความชื้น ก่อนนำเข้า desicator แล้วนำมาชั่งน้ำหนักแห้ง ส่วนเนื้อนำไปอบที่ 100 องศาเซลเซียส เพื่อกำจัดความชื้น ก่อนนำเข้า desicator แล้วนำมาชั่งน้ำหนักแห้งเช่นเดียวกัน จากนั้นคำนวณหาค่าสัดส่วนน้ำหนักเนื้อแห้งกับน้ำหนักเปลือก หลังจากหาค่าสัดส่วนน้ำหนักเนื้อแห้งกับน้ำหนักเปลือกแล้วนำไปวิเคราะห์ผลทางสถิติ สูตรการคำนวณมีดังนี้

$$\text{สัดส่วนน้ำหนักเนื้อแห้งกับน้ำหนักเปลือก} = \text{น้ำหนักแห้งเนื้อหอยหวาน} / (\text{เปลือก} + \text{ฝาปิดเปลือก})$$

- ความสัมพันธ์ระหว่างความยาวเปลือกกับน้ำหนักตัว น้ำหนักตัวแปรผันตรงกับความยาวเปลือกตัวเดียวกัน $W \propto L^3$ และมีความสัมพันธ์ในเชิงเอกซ์โพเนนเชียลดังนี้

$$\log W = a + b(\log L)$$

เมื่อ $W = \text{Body Weight}$

$L = \text{Shell Length}$

$a = \text{intercept}$

$b = \text{slope}$

- ตรวจสอบคุณภาพน้ำทะเลในบ่อเลี้ยง (อุณหภูมิของน้ำทะเล อุณหภูมิอากาศ ความเค็ม ออกซิเจนละลายน้ำ ความเป็นกรดค่าต่าง ค่าต่างรวม ไนโตรเจน - ไนโตรเจน และแอมโมเนีย - ไนโตรเจน) เป็นประจำทุก 7 วัน โดยอุณหภูมิ น้ำทะเล อุณหภูมิอากาศ และความเค็ม ใช้มัลติโพรบ ในการวัด และใช้ชุดตรวจคุณภาพน้ำ (test kit) ตรา AQUA-VBC วัดค่าออกซิเจนละลายน้ำ ความเป็นกรดค่าต่าง ค่าต่างรวม ไนโตรเจน - ไนโตรเจน แอมโมเนีย - ไนโตรเจน ฟอสเฟต และแคลเซียม

การวิเคราะห์แคลเซียมในน้ำทะเลโดยการเติมสารโซเดียมไฮดรอกไซด์ลงไป 5 หยด และเติมผง murexide ลงไปจะได้สารละลายที่มีสีชมพูอ่อน และหยด EDTA ไปทำปฏิกิริยาจนเปลี่ยนเป็นสีม่วง นับจำนวนหยดเพื่อคำนวณแคลเซียม

การคำนวณแคลเซียมในน้ำทะเล

$$\text{แคลเซียม} = \text{จำนวนหยด} \times 0.4 \text{ (มิลลิกรัมแคลเซียมต่อลิตร)}$$

การวิเคราะห์ค่าต่างรวมในน้ำทะเลโดยการหยดสารละลายที่ 1 ลงไป 5 หยด ได้สารละลายที่ใสไม่มีสี และหยดสารละลายที่ 2 ไปทำปฏิกิริยาจนเปลี่ยนเป็นสีชมพู นับจำนวนหยดเพื่อนำมาคำนวณค่าต่างรวม

การคำนวณค่าต่างรวมในน้ำทะเล

$$\text{ค่าต่างรวม} = \text{จำนวนหยด} \times 10 \text{ (มิลลิกรัมต่อลิตร)}$$

- นับจำนวนหอยที่ตายเป็นประจำทุก 30 วัน เพื่อคำนวณอัตราการรอด (survival rate) ของหอยหวานในแต่ละเดือน

3.10 การวิเคราะห์คุณค่าทางโภชนาการของอาหารผสม

วิเคราะห์คุณค่าทางโภชนาการอาหารที่ใช้เลี้ยงหอยหวานก่อนการเลี้ยง ประกอบด้วย โปรตีน ไขมัน เถ้า และความชื้นโดยวิธีของ AOAC (1995) ประกอบด้วย ประกอบด้วย โปรตีน ไขมัน เถ้า และความชื้น (วิธีการวิเคราะห์แสดงในภาคผนวก ค)

3.11 การวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ

ใช้วิธีวิเคราะห์ความแปรปรวนสองทาง (Two-way ANOVA) ในการเปรียบเทียบผลการเติบโต อัตราการรอด อัตราการแลกเนื้อ สัดส่วนเนื้อกับเปลือก และคุณค่าทางโภชนาการของอาหารที่ใช้เลี้ยง ด้วยโปรแกรมคอมพิวเตอร์สำเร็จรูป SPSS (13.0) ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% และใช้ Duncan's New Multiple Range Test เมื่อพบว่ามีความแตกต่างกันระหว่างค่าเฉลี่ยของแต่ละทรีทเมนต์ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% เพื่อเปรียบเทียบค่าเฉลี่ยของแต่ละชุดการทดลอง