

ใบรับรองปัญหาพิเศษ
ภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมง

เรื่อง ผลของน้ำยาฟอกขาว (ไฮเตอร์) ต่อการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย

Effects of bleach on decapsulation of brine shrimp (*Artemia salina*) cyst

ชื่อนักศึกษา นางสาวบงกชกร กนกธร

ชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา ผู้ช่วยศาสตราจารย์สมชาย หวังวิบูลย์กิจ

ได้พิจารณาเห็นชอบโดย

อาจารย์ที่ปรึกษา.....

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์สมชาย หวังวิบูลย์กิจ)

ภาควิชารับรองแล้ว

.....

(รองศาสตราจารย์ศักดิ์ชัย ชูโชติ)

หัวหน้าภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมง

วันที่ 12 เดือน ๖.๑.....พ.ศ. ๒๕๖๕

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ปัญหาพิเศษ

เรื่อง

ผลของน้ำยาฟอกขาว (ไฮเตอร์) ต่อการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย
Effects of bleach on decapsulation of brine shrimp (*Artemia salina*) cyst



โดย

นางสาวบงกชกร กนกธร

๑๑๑
๑๑๑๑๑๑
๑๑๑๑๑

เลขหมู่.....
เลขทะเบียน..... ๑๑๑๑๑๑
วัน,เดือน,ปี..... ๑๑ ๑๑ ๑๑๑๑

ภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมง คณะเทคโนโลยีการเกษตร
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง
กรุงเทพมหานคร 10520
ปีการศึกษา 2547

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

บทคัดย่อปัญหาพิเศษ

เรื่อง

ผลของน้ำยาฟอกขาว (ไฮเตอร์) ต่อการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย

Effects of bleach on decapsulation of brine shrimp (*Artemia salina*) cyst

การศึกษาผลของน้ำยาฟอกขาวต่อการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย โดยวางแผนการทดลองแบบ 4x4 แฟคทอเรียล แบบสุ่มตลอด ในการทดลองมี 2 ปัจจัย คือ ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 4 ระดับ คือ 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ และความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย 4 ระดับ คือ 1, 2, 3 และ 4 กรัมต่อลิตร โดยทำการทดลอง 3 ซ้ำ ผลปรากฏว่า น้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 12 เปอร์เซ็นต์ สามารถฟอกเปลือกออกได้เร็วที่สุด ใช้เวลา 13 ± 1 นาที ส่วนน้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 3 เปอร์เซ็นต์ สามารถฟอกเปลือกออกได้ช้าที่สุด ใช้เวลา 65 ± 1 นาที เมื่อนำไข่อาร์ทีเมียที่ได้ฟอกเปลือกออกหมดแล้วมาเพาะฟักในน้ำ 300 มิลลิลิตร ที่มีความเค็ม 5 ppt และให้อากาศหมุนเวียนตลอดเวลา เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ปรากฏว่า ชุดควบคุมให้ผลผลิตอาร์ทีเมียมากที่สุด คือ 61,400 ตัว คิดเป็นอัตราการฟักเท่ากับ 89.73 เปอร์เซ็นต์ ส่วนอาร์ทีเมียที่ฟักเป็นตัวอ่อนที่ได้จากการฟอกเปลือกไข่ออกก่อนนำไปฟัก พบว่า ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์ ให้ตัวอ่อนมากที่สุด เท่ากับ $29,950 \pm 2,715$ ตัว คิดเป็นอัตราการฟัก 43.69 ± 3.95 เปอร์เซ็นต์ เมื่อเปรียบเทียบกับที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์ ที่ให้ตัวอ่อนน้อยที่สุดเท่ากับ $10,950 \pm 610$ ตัว คิดเป็นอัตราการฟัก 15.98 ± 0.90 เปอร์เซ็นต์

การฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียด้วยน้ำยาฟอกขาว จะมีผลทำให้ค่าความเป็นกรดเป็นด่าง ความนำไฟฟ้า และ ไนโตรเจน-ไนโตรเจน เปลี่ยนแปลง แต่ไม่มีผลทำให้ อุณหภูมิ ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ และ แอมโมเนีย-ไนโตรเจน เปลี่ยนแปลง และหลังจากเพาะฟักเป็นเวลา 24 ชั่วโมง พบว่า อุณหภูมิ ความนำไฟฟ้า ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ ไม่มีการเปลี่ยนแปลง ในขณะที่ความเป็นกรดเป็นด่าง แอมโมเนีย-ไนโตรเจน และ ไนโตรเจน-ไนโตรเจน เกิดการเปลี่ยนแปลง และยังพบว่า ไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกออกด้วยน้ำยาฟอกขาวมีปริมาณโปรตีน ไชมัน เถ้า และ ความชื้นเท่ากับ 46.11, 3.21, 8.72 และ 9.11 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ และตัวอ่อนอาร์ทีเมียระยะ instar I มีปริมาณโปรตีน ไชมัน เถ้า และ ความชื้นเท่ากับ 53.77, 7.69, 8.95 และ 6.41 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

คำนิยม

ในการจัดทำปัญหาพิเศษครั้งนี้ ข้าพเจ้าขอขอบคุณผู้ช่วยศาสตราจารย์สมชาย หวังวิบูลย์กิจ ซึ่งเป็นที่ปรึกษาในการทำปัญหาพิเศษ ที่คอยให้คำแนะนำปรึกษาปัญหาต่างๆ ตลอดจนการทดลอง พร้อมทั้งแก้ไขปัญหาข้อบกพร่องต่างๆ ที่เกิดขึ้นในการทดลอง จนปัญหาพิเศษเล่มนี้เสร็จสมบูรณ์ ขอขอบคุณ คุณบุปผา จงพัฒน์ และคุณสุดา ไสภารักษ์ ซึ่งเป็นเจ้าหน้าที่ภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมงที่คอยให้ความช่วยเหลือ อำนวยความสะดวกในเรื่องอุปกรณ์ สถานที่ และให้คำแนะนำต่างๆในการทำปัญหาพิเศษ

ขอขอบคุณ คุณอรทัย กุดแดง และเพื่อนๆ ที่คอยให้ความช่วยเหลือทั้ง การวิเคราะห์คุณค่าทางอาหารและวิเคราะห์คุณภาพน้ำ ตลอดจนการทดลอง และขอขอบคุณ คุณชุติมา ไช้มุกข์ คุณนภาพร นุ่นแก้ว และคุณอุษา พูลสวัสดิ์ ที่คอยให้กำลังใจเสมอมา

สุดท้ายขอขอบพระคุณ คุณแม่และพี่ๆซึ่งรักและคอยเป็นกำลังใจและกำลังทรัพย์ตลอดช่วงชีวิตที่ผ่านมาของข้าพเจ้า จนกระทั่งข้าพเจ้าประสบความสำเร็จในการศึกษา

นางสาวบงกชกร กนกธร

เมษายน 2548

สารบัญ

	หน้า
สารบัญ	I
สารบัญตาราง	II
สารบัญภาพ	IV
คำนำ	1
การตรวจเอกสาร	2
อุปกรณ์และวิธีการ	15
ผลการทดลองและวิจารณ์	19
สรุปและข้อเสนอแนะ	67
เอกสารอ้างอิง	69



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
1	จำนวนอาร์ทีเมียที่ฟักเป็นตัวอ่อนที่ระยะเวลา 24 ชั่วโมง	21
2	อัตราการฟักของไซอาร์ทีเมียที่ระยะเวลา 24 ชั่วโมง	21
3	คุณสมบัติเฉลี่ยก่อนฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	25
4	คุณสมบัติเฉลี่ยหลังฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	26
5	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยก่อนฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	28
6	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยหลังฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	29
7	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยก่อนฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	32
8	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยหลังฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	33
9	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยก่อนฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	35
10	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยหลังฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	36
11	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยก่อนฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	39
12	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยหลังฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	40
13	ปริมาณไนโตรท-ไนโตรเจนเฉลี่ยก่อนฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	42
14	ปริมาณไนโตรท-ไนโตรเจนเฉลี่ยหลังฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	43

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่		หน้า
15	อุณหภูมิเฉลี่ยก่อนพักเป็นตัวอ่อนที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	47
16	อุณหภูมิเฉลี่ยหลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	47
17	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยก่อนพักเป็นตัวอ่อน ที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	50
18	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยหลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	51
19	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยก่อนพักเป็นตัวอ่อน ที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	54
20	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยหลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	54
21	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยก่อนพักเป็นตัวอ่อน ที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	58
22	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยหลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมง ที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	59
23	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยก่อนพักเป็นตัวอ่อน ที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	62
24	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยหลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมง ที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	62
25	ปริมาณไนโตรท์-ไนโตรเจนเฉลี่ยก่อนพักเป็นตัวอ่อน ที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	65
26	ปริมาณไนโตรท์-ไนโตรเจนเฉลี่ยหลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมง ที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	66
27	คุณค่าทางอาหารของอาร์ทีเมีย	66

สารบัญภาพ

ภาพที่		หน้า
1	อาร์ทีเมีย (<i>Artemia salina</i>)	3
2	วงจรชีวิตของอาร์ทีเมีย	6
3	ลักษณะโครงสร้างของเปลือกไซอาร์ทีเมีย	7
4	ไซอาร์ทีเมียแห้ง	9
5	ไซอาร์ทีเมียที่ดูดซับน้ำจนอิมมัตว์ด้วยน้ำ	9
6	ระยะการแตกตัวของไซอาร์ทีเมีย	10
7	ระยะเวลาฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ	19
8	อัตราการฟอกของไซอาร์ทีเมียที่ระยะเวลา 24 ชั่วโมง	20
9	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	23
10	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	24
11	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	24
12	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	25
13	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	26
14	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	27
15	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	27
16	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	28
17	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	30

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
18	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	31
19	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	31
20	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	32
21	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	33
22	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	34
23	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	34
24	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	35
25	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	37
26	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	38
27	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	38
28	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	39
29	ปริมาณไนไตรท์-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	40
30	ปริมาณไนไตรท์-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	41

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
31	ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	41
32	ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	42
33	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียของชุดควบคุม	44
34	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	45
35	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	45
36	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	46
37	อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	47
38	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ของชุดควบคุม	48
39	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	48
40	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	49
41	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	49
42	ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	50
43	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียของชุดควบคุม	51
44	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	52

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
45	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้น น้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	52
46	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้น น้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	53
47	ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้น น้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	53
48	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียของ ชุดควบคุม	56
49	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับ ความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	56
50	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับ ความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	57
51	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับ ความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	57
52	ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ระดับ ความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	58
53	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียของ ชุดควบคุม	59
54	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	60
55	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	60
56	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	61
57	ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ที่ ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	61

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
58	ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียของชุดควบคุม	63
59	ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์	63
60	ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์	64
61	ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์	64
62	ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์	65

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

คำนำ

ปัจจุบันการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่งเป็นที่สนใจของประชาชนทั่วไป เนื่องจากอาหารทะเลเป็นที่นิยมบริโภค ดังนั้นการเพาะฟักไข่อาร์ทีเมียให้เป็นตัวอ่อนจึงเป็นเรื่องที่กำลังได้รับความสนใจเป็นอย่างมาก ทั้งนี้เพราะอาร์ทีเมียเป็นอาหารมีชีวิตที่สำคัญและเหมาะสมสำหรับสัตว์น้ำวัยอ่อนประเภทต่างๆ ซึ่งในแต่ละปีประเทศไทยต้องสั่งซื้อไข่อาร์ทีเมียในรูปไข่แห้งบรรจุกระป๋องจากต่างประเทศในราคาค่อนข้างสูง ทำให้เกิดการสูญเสียเงินตราออกนอกประเทศมากขึ้น นอกจากนี้ผู้ประกอบการเพาะเลี้ยงสัตว์ทะเลยังประสบกับปัญหาเกี่ยวกับเปลือกไข่อาร์ทีเมียที่ไปอุดตันทางเดินอาหารของสัตว์น้ำแล้วทำให้สัตว์น้ำตาย ก่อให้เกิดความเสียหายให้แก่ผู้ประกอบการเป็นอย่างมาก ดังนั้นผู้ประกอบการเพาะเลี้ยงสัตว์ทะเลส่วนใหญ่จึงหันมาใช้วิธีการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียกันมากขึ้นเพื่อลดปัญหาที่ได้กล่าวเอาไว้ข้างต้น และยังช่วยลดปัญหาการติดเชื้อแบคทีเรียที่ติดมากับเปลือกไข่ได้ดี โดยใช้สารเคมีพวกไฮโปคลอไรท์

นายาฟอกขาว (ไฮเตอร์) เป็นสารประกอบพวกไฮโปคลอไรท์ ที่สามารถหาซื้อได้ง่ายตามท้องตลาด ดังนั้นในการทดลองนี้จึงใช้นายาฟอกขาว (ไฮเตอร์) ฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย โดยหากระดับความเข้มข้นของนายาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียที่เหมาะสมต่อการฟักเป็นตัวและการอยู่รอดของอาร์ทีเมีย

วัตถุประสงค์

- 1) เพื่อศึกษาอัตราการฟักของไข่อาร์ทีเมียโดยวิธีการฟอกเปลือกไข่ด้วยนายาฟอกขาว
- 2) เพื่อศึกษาการเปลี่ยนแปลงคุณภาพน้ำ ก่อนและหลังฟอกเปลือกไข่ และก่อนและหลังฟักเป็นตัวอ่อน
- 3) เพื่อศึกษาคุณค่าอาหารของไข่อาร์ทีเมียและตัวอ่อนระยะ instar I

การตรวจเอกสาร

ชีววิทยาของอาร์ทีเมีย

อาร์ทีเมียหรือไรสน้ำตาลหรือไรน้ำเค็ม (brine shrimp) เป็นแพลงก์ตอนสัตว์ จัดอยู่ในจำพวกครัสเตเชียน (Crustacean) เช่นเดียวกับ กุ้ง กั้ง และปู มีลักษณะคล้ายกันกับพวกโคพีพอด (copepod) หรือ ไรแดง (Daphnia) ซึ่งนิยมนำมาใช้เป็นอาหารที่มีชีวิตสำหรับเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำวัยอ่อน โดยเฉพาะอย่างยิ่ง นำมาใช้กับธุรกิจปลาสวยงาม, กุ้ง และปลาทะเลทั่วไป

อนุกรมวิธานของอาร์ทีเมียจัดไว้ดังนี้

Phylum Arthropoda

Class Crustacea

Order Anostraca

Family Artemiidae

Genus *Artemia*

อาร์ทีเมียมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Artemia* sp. ถูกค้นพบเป็นครั้งแรกในนาเกลือใกล้เมืองลิมิงตัน (Lympington) ประเทศอังกฤษ เมื่อปี ค.ศ. 1775 โดยนักวิทยาศาสตร์ที่มีชื่อว่า Schlosser และต่อมา Linnaeus ได้นำมาจัดเข้าเป็นหมวดหมู่และให้ชื่อใหม่ว่า *Cancer salina* ในปี ค.ศ. 1778 และเปลี่ยนเป็นชื่อ *Artemia salina* ในปี ค.ศ. 1819 โดยนักวิทยาศาสตร์ที่มีชื่อว่า Leach

จากรายงานของ ฮันต์และคณะ (2536) ; ลัดดา (2540) และ สมชาย (2541) ได้กล่าวถึงลักษณะรูปร่างของอาร์ทีเมียที่สำคัญดังนี้ คือ อาร์ทีเมียเป็นสัตว์น้ำเค็ม ไม่มีเปลือกหุ้มลำตัว เหมือนกับสัตว์หลายชนิดในชั้น ครัสตาเซีย เช่นเดียวกับกุ้งและกั้ง จะมีเพียงแต่เนื้อเยื่อบางๆ หุ้มตัว ลำตัวโดยทั่วไปจะมีลักษณะแบนและเรียวยาวไปทางหางคล้ายใบไม้ เคลื่อนที่โดยการว่ายน้ำในลักษณะหางท่อย (ภาพที่1) ร่างกายของอาร์ทีเมียประกอบด้วยส่วนต่างๆ ที่สำคัญ 3 ส่วน ได้แก่

1. ส่วนหัว (head) แบ่งออกเป็น 6 ปล้อง โดยแต่ละปล้องมีลักษณะดังนี้

ปล้องที่ 1 เป็นบริเวณที่มีตาเดี่ยว (ocellus) มีลักษณะกลมอยู่ด้านหน้ากึ่งกลางหัว และตาประกอบ (compound eyes) 1 คู่ มีก้านตาอยู่ที่แต่ละข้างของหัวและมีริมฝีปาก (labrum)

ปล้องที่ 2 เป็นบริเวณที่มีหนวดคู่แรก (first antennae) มีหน้าที่ช่วยรับความรู้สึก

ปล้องที่ 3 เป็นบริเวณที่มีหนวดคู่ที่สอง (second antennae) ทำหน้าที่ว่ายน้ำและกรองอาหาร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ปล้องที่ 4 เป็นบริเวณกราม (mandibles) ทำหน้าที่กัดบดอาหาร

ปล้องที่ 5 เป็นบริเวณพินคู่แรก (first maxillae)

ปล้องที่ 6 เป็นบริเวณพินคู่ที่สอง (second maxillae)

2. ส่วนอก (thorax) แบ่งออกเป็น 11 ปล้อง แต่ละปล้องประกอบด้วยระยางค์ (appendages) 1 คู่ เรียกว่า ระยางค์อก (thoracopods) มีหน้าที่ต่างๆ ดังนี้

telepodites ทำหน้าที่ กรองอาหาร

endopodites ทำหน้าที่ ช่วยในการเคลื่อนที่

exopodites มีลักษณะเป็นเนื้อเยื่อ (membrane) ทำหน้าที่แลกเปลี่ยนก๊าซ

3. ส่วนท้องและหาง (abdomen and tail) แบ่งออกเป็น 8 ปล้อง และแคบกว่าส่วนอกมาก โดยแต่ละปล้องมีลักษณะดังนี้

ปล้องที่ 1 เป็นบริเวณของอวัยวะเพศ

ปล้องที่ 2-7 เป็นปล้องที่ไม่มีระยางค์

ปล้องที่ 8 เป็นปล้องที่มีแพนหาง (ceropods) 1 คู่



ภาพที่ 1 อาร์ทีเมีย (*Artemia salina*)

ที่มา : <http://www.cerianthus.nl/leesvoer/alg/voeseldiertjes.htm>

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วงจรชีวิตของอาร์ทีเมีย

ตัวอ่อนระยะแรกของอาร์ทีเมียทั้งที่ได้จากแม่โดยตรงหรือจากไข่ระยะพัก (cyst) โดยส่วนใหญ่จะใช้เวลาประมาณ 24 ชั่วโมงในการฟักออกเป็นตัว ตัวอ่อนที่ฟักออกมาในระยะแรก เรียกว่าระยะ instar I เป็นระยะตัวอ่อนที่มีลักษณะรูปร่างคล้ายลูกแพร์หรือรูปไข่ มีความยาวประมาณ 400-500 ไมครอน หรือ 0.40-0.52 มิลลิเมตร มีสีส้มแกมน้ำตาลเนื่องจากมีไข่แดง (yolk) สะสมอยู่มาก และตัวอ่อนนี้มีระยางค์ (appendages) 3 คู่ ระหว่างระยางค์คู่แรกมีตาเดี่ยวสีแดง เรียกว่า ตานอเพเลียสหรือโอเซลลัส (nauplius eye or ocellus) ด้านท้องของส่วนหัวมีริมฝีปากล่าง (labrum) ซึ่งเจริญไปทำหน้าที่จับอาหารหรือโมกพัดอาหารจากการกรองของเส้นขนบางส่วนเข้าปาก ตัวอ่อนระยะแรกจะเป็นระยะอินสตาร์ I (instar I) ประมาณ 12 ชั่วโมง และลอกคราบเจริญเป็นตัวอ่อนระยะ อินสตาร์ II (instar II) ซึ่งจะเริ่มกินอาหาร เจริญเติบโตและลอกคราบประมาณ 15 ครั้ง และใช้ระยะเวลาประมาณ 7-15 วัน จึงจะเจริญเติบโตเป็นตัวเต็มวัย มีความยาวประมาณ 7-15 มิลลิเมตร

การเปลี่ยนแปลงรูปร่างของอาร์ทีเมียจากระยะลวาวา (larva) ไปเป็นตัวเต็มวัย สามารถแบ่งได้เป็น 5 ระยะ ได้แก่

1. ระยะนอเพเลียส (nauplius stage) หลังจากอาร์ทีเมียฟักออกจากไข่ภายใน 24 ชั่วโมง ระยะนี้จะสังเกตเห็นอวัยวะต่างๆ เช่น หนวดคู่แรก หนวดคู่ที่สอง และกรามคู่ที่หนึ่ง เชื้อหุ้มตัวจะบางมาก มีสีน้ำตาลแกมส้ม ขนาดประมาณ 400-500 ไมครอน ระยะนี้จะไม่กินอาหารเพราะปากและช่องขับถ่ายยังไม่เปิด

2. ระยะเมตานอเพเลียส (metanauplius stage) หลังจากระยะนอเพเลียส 12-16 ชั่วโมง ปากตัวอ่อนจะเปิด ระบบย่อยอาหารและช่องขับถ่ายเริ่มทำงาน ตัวอ่อนจะเริ่มกินอาหารที่มีขนาดประมาณ 1.4 ไมครอน โดยใช้หนวดคู่ที่ 2 ช่วยในการกินอาหาร ระยะนี้บริเวณส่วนปล้องจะมีลักษณะเป็นตุ่ม ซึ่งจะเปลี่ยนแปลงไปเป็นระยางค์ส่วนนอก

3. ระยะโพสเมตานอเพเลียส (post-metanauplius stage) หลังจากตัวอ่อนลอกคราบครั้งที่ 10 แล้ว รูปร่างและหน้าที่ของอวัยวะจะเปลี่ยนแปลงไป สามารถสังเกตความแตกต่างของอาร์ทีเมียเพศผู้และเพศเมียได้ โดยอาร์ทีเมียเพศผู้จะมี angular pincer ใช้ในการสืบพันธุ์ ส่วนในเพศเมียจะทำหน้าที่เป็นอวัยวะรับความรู้สึกและระยางค์อกโดยแบ่งออกเป็น 3 ส่วนตามหน้าที่ คือ telopodites, endopodites และ exopodite

4. ระยะก่อนตัวเต็มวัย (pre-adult stage) จะสังเกตเห็นอวัยวะย่อยอาหารและขาว่ายน้ำได้ชัดเจน

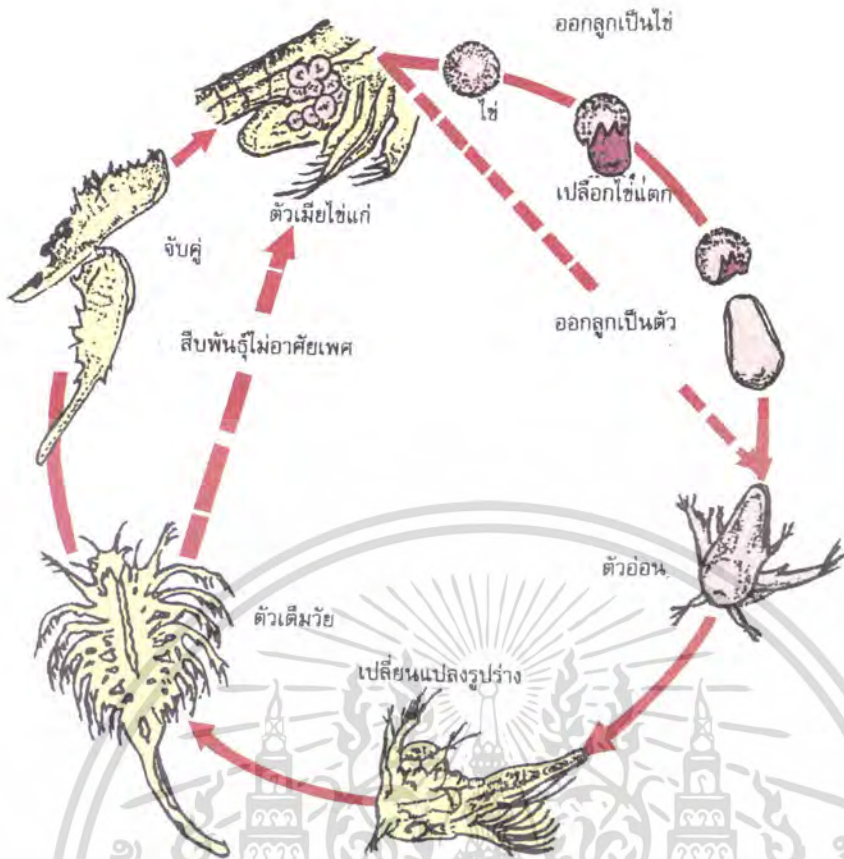
5. ระยะตัวเต็มวัย (adult stage) อาร์ทีเมียเพศผู้จะมี angular pincer 1 คู่ ขนาดใหญ่อยู่บริเวณส่วนท้ายของลำตัว สามารถสังเกตเห็นอวัยวะเพศได้ชัดเจน ส่วนเพศเมียจะเห็นถุงเก็บไข่อยู่บริเวณขาค่ายน้ำคู่สุดท้าย

อาร์ทีเมียในธรรมชาติจะพบอยู่ในแหล่งน้ำที่มีความเค็มค่อนข้างสูง ลัดดา (2540) กล่าวว่า อาร์ทีเมียสามารถทนความเค็มได้ประมาณ 45-240 ส่วนในพัน ที่อุณหภูมิ 6-40 องศาเซลเซียส และอุณหภูมิที่เหมาะสมที่สุดจะอยู่ระหว่าง 25-30 องศาเซลเซียส อนันต์และคณะ (2536) รายงานว่า อาร์ทีเมียสามารถดำรงชีวิตอยู่ในน้ำที่มีความเค็มต่ำๆ ได้ตั้งแต่ 3 ส่วนในพัน ถึงความเค็มสูงใกล้เคียงกับที่เกลือแกง (NaCl) ตกผลึกที่ความเค็มประมาณประมาณ 240-265 ส่วนในพัน และ Treece (2000) รายงานในทำนองเดียวกันว่า อาร์ทีเมียสามารถทนความเค็มได้ตั้งแต่ 3-300 ส่วนในพัน และยังสามารถดำรงชีวิตในน้ำจืดในระยะเวลาสั้นๆ ได้ แต่ไม่สามารถสืบพันธุ์ได้

การสืบพันธุ์ของอาร์ทีเมียสามารถสืบพันธุ์แบบอาศัยเพศ โดยเพศผู้จะจับคู่กับเพศเมีย และจะใช้หนวดคู่ที่ 2 กอดรัดบริเวณมดลูกของเพศเมียแล้วจึงปล่อยน้ำเชื้อเข้าผสมกับไข่ ไข่ที่ได้รับการผสมจะเจริญจนถึงระยะแกสตรูลา แต่ถ้าสภาพแวดล้อมไม่เหมาะสมไข่ก็จะมีการสร้างเปลือกที่มีลักษณะแข็งมาหุ้ม ที่เรียกกันว่า cyst และไข่จะหยุดการพัฒนาจนกว่าสิ่งแวดล้อมจะเหมาะสมกับการดำรงชีวิต ไข่จะมีการพัฒนาต่อไปจนฟักออกมาเป็นตัวอ่อน ดังนั้นอาร์ทีเมียจะออกลูกเป็นตัวหรือเป็นไข่ขึ้นอยู่กับสภาพแวดล้อมเช่น ความเค็มสูงหรือเกิดการแบ่งชั้นความเค็มของน้ำ (salinity stratification) หรือการแบ่งชั้นอุณหภูมิของน้ำ (salinity stratification) อาร์ทีเมียจะออกลูกเป็นไข่ แต่ถ้าสภาพแวดล้อมเหมาะสม อาร์ทีเมียจะออกลูกเป็นตัว (ภาพที่ 2)

ลักษณะทั่วไปของไข่อาร์ทีเมีย

โดยทั่วไปไข่จะมีลักษณะเป็นเซลล์เดี่ยวแต่ไข่อาร์ทีเมียแบบซิสต์ (cyst) ไม่ได้มีเซลล์เดี่ยว เนื่องจากไข่อาร์ทีเมียแบบซิสต์ (cyst) จะมีการแบ่งเซลล์เจริญพัฒนาเป็นคัพภะ (embryo) จนถึงขั้นแกสตรูลา (gastrula stage) ดังนั้นจึงทำให้ระยะนี้มีหลายเซลล์ ซึ่งโดยทั่วไปจะมีประมาณ 3000-4000 เซลล์ และเนื่องจากสภาวะแวดล้อมที่ไม่เหมาะสม จะหยุดการเจริญชั่วคราวเป็น non-differentiated cell ซึ่งจะมีการสร้างเปลือกหุ้มให้หนาแข็งเพื่อป้องกันคัพภะในขั้นแกสตรูลาไม่ให้เกิดอันตราย เปลือกที่หนาแข็งนี้จะมีรูพรุนเป็นทางผ่านของอากาศและน้ำเพื่อช่วยพยุงให้ซิสต์(cyst) สามารถลอยน้ำได้ เปลือกของซิสต์ (cyst) จะมีสีน้ำตาลหรือสีเทา โดยทั่วไปซิสต์ (cyst) จะมีขนาดอยู่ระหว่าง 200-300 ไมครอน และส่วนใหญ่อาร์ทีเมียจะมีความดกของไข่ประมาณ 50-300 ฟอง(อนันต์และคณะ ,2536) หรือประมาณ 50-200 ฟอง (สมชาย, 2541) ขึ้นอยู่กับสายพันธุ์และสภาพแวดล้อมต่างๆไป



ภาพที่ 2 วงจรชีวิตของอาร์ทีเมีย
ที่มา : Jamalon (1981)

ลักษณะโครงสร้างของเปลือกไซอาร์ทีเมีย

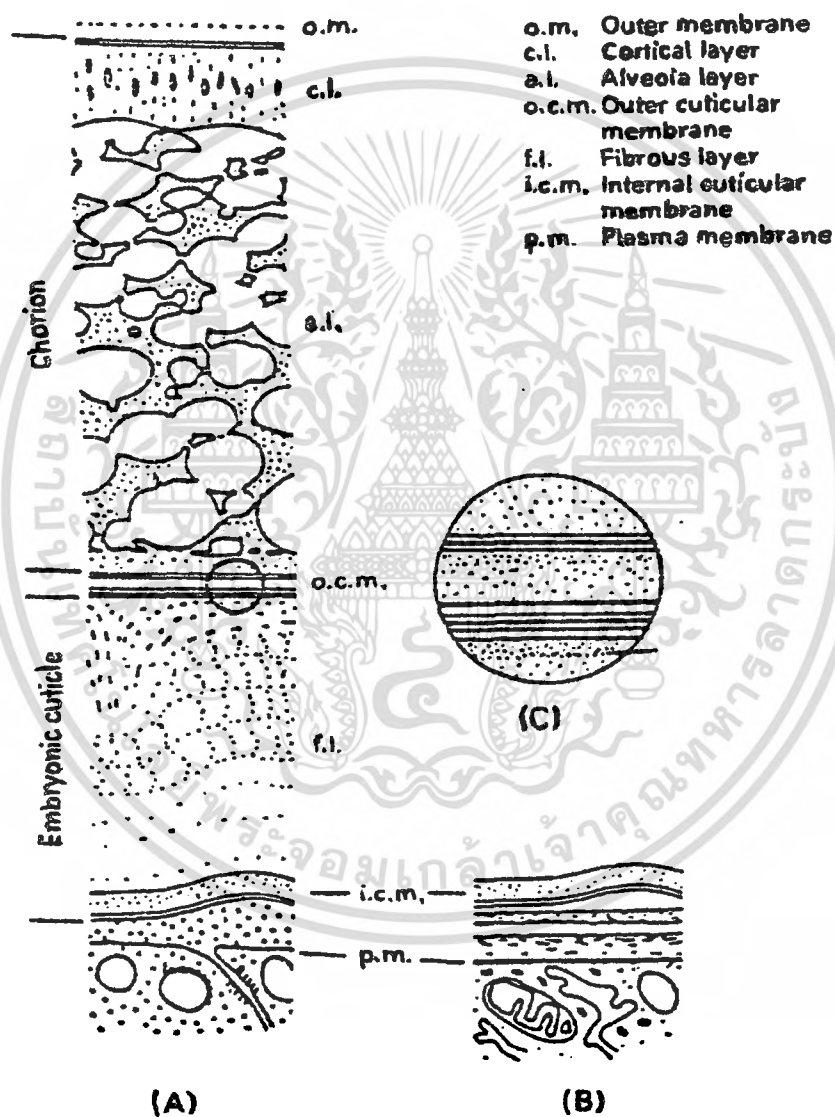
เปลือกของไซอาร์ทีเมียที่เป็นซิสต์ (cyst) ประกอบด้วยเยื่อหุ้ม 3 ชั้น (ภาพที่ 3) ดังนี้

1. เปลือกชั้นนอกสุด เรียกว่า โคเรียน (chorion) หรือ alveolar layer เป็นชั้นที่มีความแข็งแรงและหนากว่าชั้นอื่นๆ ส่วนใหญ่เปลือกชั้นนี้จะประกอบด้วยสารประกอบพวกโปรตีนผสมไขมัน (lipoprotein), ไคติน (chitin) และฮีเมทีน (haematin) และยังมีพบสารประกอบอีกชนิดหนึ่ง คือ รงควัตถุพวกฮีโมโกลบิน (haemoglobin) (สมชาย, 2541) สารประกอบฮีเมทีน จะมีไอออน (ion) ของธาตุเหล็ก (ferrous Fe^{+++}) ซึ่งมีสีน้ำตาลเป็นองค์ประกอบและอาจมีปริมาณเล็กน้อยแตกต่างกัน จึงทำให้ซิสต์ (cyst) มีสีแตกต่างกันตั้งแต่สีน้ำตาลเข้มจนถึงสีน้ำตาลอ่อนหรือเทา ทั้งนี้ขึ้นอยู่กับปริมาณไอออนของธาตุเหล็กที่มีอยู่ เปลือกของซิสต์ (cyst) ชั้นนี้จะทำหน้าที่ป้องกันคัพภะจากอันตรายภายนอกทั้งหลาย รวมทั้งรังสีอัลตราไวโอเล็ต เปลือกชั้นนี้จะมีประสิทธิภาพดีเป็นอย่างยิ่งจึงทำให้ไซอาร์ทีเมียที่เป็นแบบซิสต์ (cyst) สามารถคงอยู่ได้ในสภาวะแวดล้อมที่ไม่

เหมาะสมต่อการฟักออกเป็นตัวได้ยาวนาน และสามารถทำให้สลายได้โดยสมบูรณ์ด้วยวิธีการ
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

oxidation กับ ไฮโปคลอไรท์ (hypochlorite) ซึ่งเป็นวิธีการย่อยสลายเปลือกไข่ หรือเรียกกันว่า decapsulation (Stappen, 2004)

- A: Dry cysts**
B: Larval membranes;
 cyst at the breaking
 stage
C: Detail of the
 cuticular membrane



ภาพที่ 3 ลักษณะโครงสร้างของเปลือกไข่อาร์ทีเมีย

ที่มา : Fox (1983)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
 ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

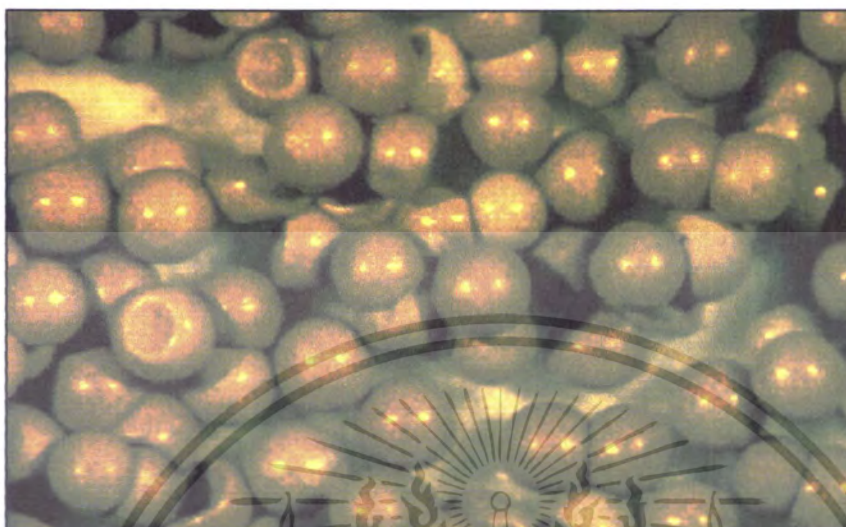
2. เยื่อหุ้มชั้นนอก (outer cuticular membrane) เป็นชั้นที่ถัดเข้ามาจากเปลือกหุ้มชั้นโคเรียน มีหน้าที่ป้องกันตัวอ่อนจากการซึมเข้าของก๊าซต่างๆ ซึ่งมีโมเลกุลขนาดใหญ่กว่าโมเลกุลของก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ (CO_2) ทำหน้าที่คล้ายเยื่อกรองที่เรียกว่า semipermeable membrane ซึ่งจะกรองเฉพาะสิ่งที่ต้องการให้เข้าไปเท่านั้น

3. เยื่อหุ้มชั้นที่เป็นเยื่อหุ้มคัพภะ (Embryonic cuticle) มีลักษณะเป็นเยื่อบางใส ยืดหยุ่นได้มาก เป็นเยื่อที่ห่อหุ้มคัพภะโดยมีเยื่อ inner cuticular membrane หรือ hatching membrane กั้นอยู่อีกชั้นหนึ่ง

เมตาบอลิซึมของไข่อาร์ทีเมีย

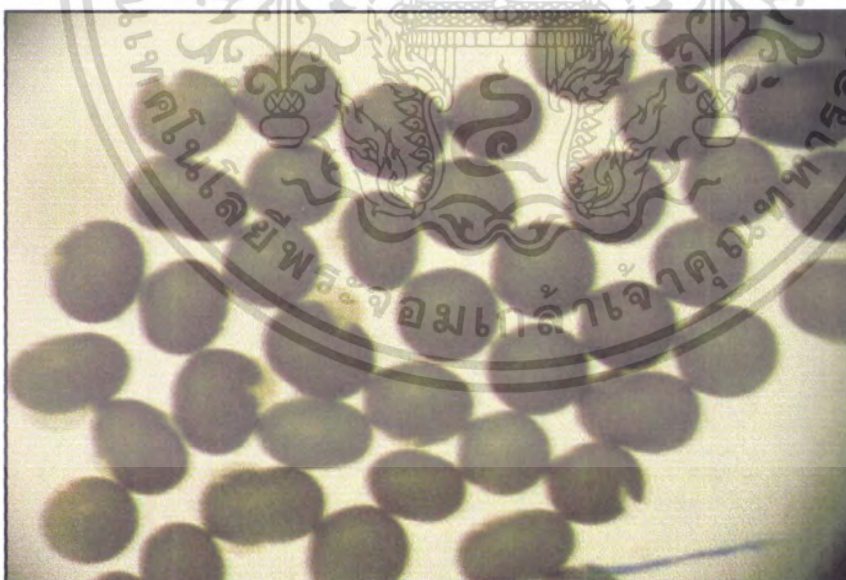
โดยปกติไข่อาร์ทีเมียสามารถเก็บรักษาไว้ในที่ที่มีความชื้นไม่เกิน 10 เปอร์เซ็นต์ เพราะถ้าหากไข่อาร์ทีเมียอยู่ในสภาวะที่มีความชื้นเกิน 10 เปอร์เซ็นต์ขึ้นไปและมีออกซิเจน จะทำให้เกิดขบวนการเมตาบอลิซึมขึ้น ซึ่งขบวนการเมตาบอลิซึมที่เกิดขึ้นนี้จะทำให้เกิดการเปลี่ยนแปลงทางเคมีภายในตัวอ่อนเริ่มขึ้น ในการฟักไข่อาร์ทีเมียที่เป็นไข่แห้ง ซึ่งไข่แห้งจะมีลักษณะคล้ายกับถ้วย (ภาพที่ 4) เนื่องจากถูกดึงน้ำออกไป (dehydrate) เกือบหมด ดังนั้น เมื่อนำไข่อาร์ทีเมียมาใส่ลงในน้ำ ไข่อาร์ทีเมียจะเริ่มดูดซับน้ำเข้าไปในไข่ เรียกว่าระยะดูดซับน้ำ (hydrate) ซึ่งในช่วงแรกจะมีการดูดซับน้ำเข้าไปอย่างรวดเร็วจนกระทั่งดูดซับน้ำเข้าไปจนอิ่มตัวและเส้นผ่าศูนย์กลางของไข่ไม่เพิ่มขึ้นอีก (ภาพที่ 5) โดยทั่วไปจะใช้เวลาประมาณ 1-2 ชั่วโมง และขบวนการเมตาบอลิซึมจะเริ่มขึ้นในช่วงนี้ โดยจะต้องมีแสงและออกซิเจนมากเพียงพอ ซึ่งเป็นปัจจัยที่สำคัญที่ทำให้เกิดการแลกเปลี่ยนคาร์โบไฮเดรตที่สะสมเอาไว้ในรูปของทรีฮาโลส (trehalose) ให้เป็นไกลโคเจน (glycogen) ซึ่งให้เป็นแหล่งพลังงานของคัพภะหรือตัวอ่อนและเปลี่ยนเป็นกลีเซอรอล (glycerol) และจะถูกสะสมไว้ในเยื่อหุ้มชั้นนอก (outer cuticular membrane) เมื่อสารประกอบกลีเซอรอลที่สะสมไว้มีปริมาณมากขึ้น ตัวอ่อนหรือคัพภะจะสามารถดูดซับน้ำเข้าไปในตัวได้มากขึ้นโดยผ่านเยื่อหุ้มชั้นนอกนี้เข้าไป ทำให้เกิดแรงดันออสโมติก (osmotic) ภายในเยื่อหุ้มชั้นนอกมากขึ้นเรื่อยๆ จนถึงระยะแตกตัว (breaking stage) ซึ่งเป็นระยะที่เยื่อหุ้มชั้นนอกแตกออก และในที่สุดก็ทำให้เปลือกชั้นนอกสุด (chorion) แตกออกด้วย (ภาพที่ 6) กลีเซอรอลที่ถูกสะสมอยู่ก็จะปล่อยออกมา ซึ่งเรียกกระบวนการนี้ว่า Trehalose – glycerol hyperosmotic regulatory system เป็นกระบวนการที่ทำให้เปลือกไข่แตกออก เนื่องจากการสูญเสียเกลือและถ้าหากความเค็มของน้ำที่ใช้เพาะเลี้ยงมีความเค็มเพิ่มขึ้น จะทำการสร้างกลีเซอรอลเพิ่มขึ้นตามไปด้วย และทำให้ความดันออสโมติกภายในตัวอ่อนสูงกว่าความดันออสโมติกของน้ำ ดังนั้นจึงมีผลทำให้เปลือกหุ้มตัวอ่อนทั้งหมดแตกออก ยิ่งน้ำที่ใช้เพาะเลี้ยงมีความเค็มสูงมากเท่าใด ปริมาณของกลีเซอรอลก็จะมากขึ้นเท่านั้น

จึงทำให้น้ำสามารถซึมผ่านเข้ามามากพอที่จะทำให้เปลือกและเยื่อหุ้มตัวอ่อนทั้งหมดแตกออกได้ แต่ต้องใช้เวลาเพิ่มขึ้น ทำให้ต้องเสียเวลาในการฟักมากขึ้นตามไปด้วย



ภาพที่ 4 ไข่อาร์ทีเมียแห้ง

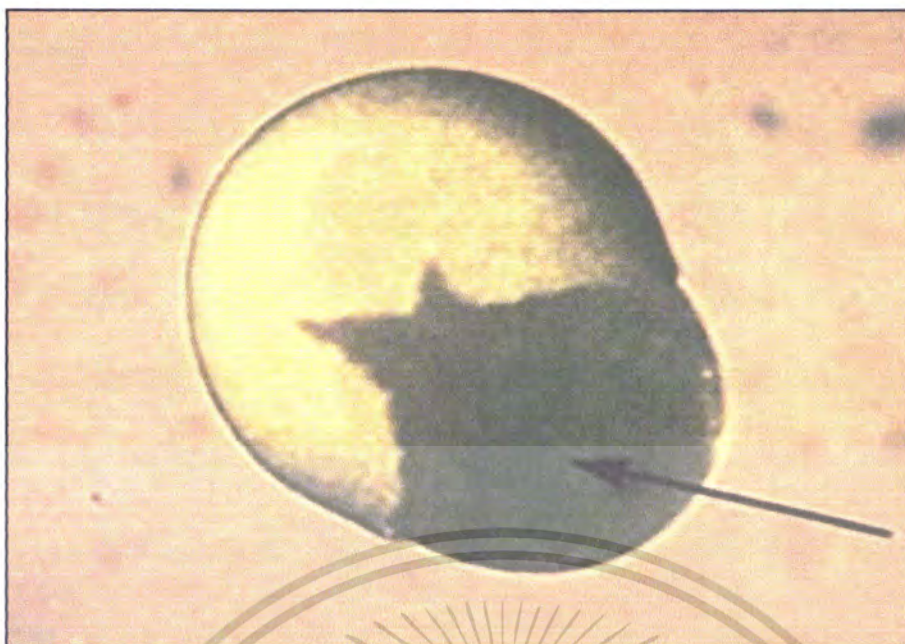
ที่มา : [http : // www. Advancedaquarist.com/issues/dec2002/Marini_Fig 3b.htm](http://www.Advancedaquarist.com/issues/dec2002/Marini_Fig 3b.htm).



ภาพที่ 5 ไข่อาร์ทีเมียที่ดูดซับน้ำจนอิมตัวด้วยน้ำ

ที่มา : [http : // www. Advancedaquarist.com/issues/dec2002/Marini_Fig 3c.htm](http://www.Advancedaquarist.com/issues/dec2002/Marini_Fig 3c.htm).

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 6 ระยะการแตกตัวของไข่อาร์ทีเมีย (cyst of breaking stage)

ที่มา : [http:// www.fao.org/DOCREP/003/w3732e/w3732e01.jpg](http://www.fao.org/DOCREP/003/w3732e/w3732e01.jpg).

การแยกเปลือกไข่ทิ้ง

การแยกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย เป็นขั้นตอนที่สำคัญที่ต้องทำอย่างระมัดระวังเพราะเป็นขั้นตอนที่ทำการแยกตัวอ่อนของอาร์ทีเมียออกจากเปลือกที่ไม่ได้ฟักหรือไข่ฝ่อ การแยกเปลือกไข่อาร์ทีเมียออกจากตัวอ่อนของอาร์ทีเมียสามารถทำได้ 3 วิธี ดังนี้

1. การแยกเปลือกไข่โดยใช้ความเค็ม วิธีนี้จะทำได้ หลังจากทำการหยุดให้อากาศในถังเพาะฟักประมาณ 1-3 นาที เปลือกไข่อาร์ทีเมียและไข่อาร์ทีเมียที่ไม่ได้ฟักจะลอยน้ำได้ดียิ่งขึ้น ถ้าหากในน้ำมีความเค็มสูงมาก โดยที่ตัวอ่อนยังสามารถว่ายน้ำอยู่ได้ อาจจะใช้วิธีช้อนเปลือกไข่ที่ลอยอยู่บริเวณผิวน้ำหรือจะใส่น้ำและตัวอ่อนออกมาทางกันถึง

2. การแยกเปลือกไข่โดยใช้แสงล่อ ตัวอ่อนอาร์ทีเมียที่เพิ่งฟักออกเป็นตัวมักชอบแสง ดังนั้นการแยกตัวอ่อนออกจากเปลือกไข่ สามารถทำได้โดยหยุดให้อากาศในถังเพาะฟักและปิดปากถังด้วยวัสดุทึบที่ทึบแสง ตัวอ่อนอาร์ทีเมียจะมารวมกันอยู่บริเวณกันถัง ยิ่งถ้ามีแสงสว่างล่อที่บริเวณกันถังด้วย จะทำให้ตัวอ่อนอาร์ทีเมียมารวมกันอยู่บริเวณกันถังได้เร็วขึ้น จึงทำการใส่น้ำพร้อมตัวอ่อนออกมาได้

3. การแยกเปลือกไข่โดยการฟอกเปลือกไข่ วิธีนี้ผู้เพาะเลี้ยงสัตว์น้ำส่วนใหญ่นิยมนำมาใช้ในการแยกเปลือกไข่ออกจากตัวอ่อนอาร์ทีเมียกันมาก ซึ่งโดยทั่วไปจะใช้สารเคมีจำพวกไฮโปคลอไรท์ในการฟอกเปลือกไข่ ไข่อาร์ทีเมียที่ได้ผ่านการฟอกเปลือกออกแล้วสามารถนำมา

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เพาะฟักได้ทันที หรือ เตรียมเอาไว้ใช้ โดยเก็บเอาไว้ในตู้เย็น 0-4 °C ได้นานประมาณ 2-3 วัน แต่ไม่ควรเกิน 1 สัปดาห์

การฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย

การฟอกเปลือกไข่ (decapsulate) เป็นวิธีการเอาเปลือกไข่ชั้นโคเรียน ซึ่งมีลักษณะแข็ง ออกไปได้อย่างสมบูรณ์เพียงระยะเวลาสั้นๆ ซึ่งจะมีประโยชน์ต่อการแยกตัวอ่อนอาร์ทีเมียออกจากเปลือกไข่ก่อนที่จะนำไปเป็นอาหารสำหรับปลาทะเลและกุ้งวัยอ่อน เนื่องจากหลังจากทำการเพาะฟักไข่อาร์ทีเมีย มักจะเกิดปัญหาเกี่ยวกับการแยกเปลือกไข่และไข่ฝ่อออกจากตัวอ่อนอาร์ทีเมียอยู่เป็นประจำ และการฟอกเปลือกไข่นี้สามารถทำให้ไข่อาร์ทีเมียที่เก็บเอาไว้เป็นเวลานานหรือมีเปอร์เซ็นต์การเพาะฟักต่ำให้มีอัตราการฟักเป็นตัวเพิ่มมากขึ้น ไข่อาร์ทีเมียที่ถูกกำจัดเปลือกออกหมดแล้วจะมีทั้งข้อดีและข้อเสียมากมาย Kemker (2004) กล่าวถึงข้อดีเกี่ยวกับการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียเอาไว้หลายประการ คือ

1. เปลือกไข่อาร์ทีเมียจะย่อยยากและสามารถติดอยู่ในลำไส้ของพวก predator จึงเป็นสาเหตุทำให้เปลือกไข่อาร์ทีเมียไปอุดตันทางเดินอาหารของสัตว์น้ำ อาจทำให้สัตว์น้ำตายได้ ดังนั้นการฟอกเปลือกออกก่อนจะช่วยให้สัตว์น้ำกินอาหารได้ง่ายขึ้นและไม่เป็นอันตราย
2. เปลือกไข่อาร์ทีเมียมักจะมีการปนเปื้อนจากเชื้อแบคทีเรีย, เชื้อรา และอินทรีย์สารที่ไม่บริสุทธิ์ จากการรายงานของ Stappen (2004) พบว่า เชื้อแบคทีเรียส่วนใหญ่ที่ปนเปื้อนอยู่กับเปลือกไข่อาร์ทีเมีย เป็นเชื้อแบคทีเรียที่มีชื่อว่า *Vibrio* sp. ซึ่งเป็นแบคทีเรียพวกอหิวาต์และเป็นสาเหตุทำให้เกิดโรค และเมื่อนำไข่อาร์ทีเมียไปให้สัตว์น้ำกินก็จะทำให้สัตว์น้ำชนิดนั้นติดเชื้อแบคทีเรียไปด้วย ซึ่งจะทำให้สัตว์น้ำป่วยและตายได้ ดังนั้นการฟอกเปลือกไข่จะช่วยป้องกันเชื้อโรคที่จะเป็นอันตรายต่อสัตว์น้ำวัยอ่อนเนื่องจากสัตว์น้ำวัยอ่อนจะมีความไวต่อการติดเชื้อจุลินทรีย์มาก
3. ตัวอ่อนที่ฟักออกมาจากไข่ที่ผ่านการเอาเปลือกออก จะมีพลังงานสูงเนื่องจากไม่ต้องใช้พลังงานในการแตกออกมาจากไข่อาร์ทีเมีย และตัวอ่อนจะมีน้ำหนักต่อตัวประมาณ 30-55% ขึ้นอยู่กับสายพันธุ์ ซึ่งจะมากกว่าตัวอ่อนอาร์ทีเมียที่ฟักตามปกติ
4. ไข่อาร์ทีเมียสามารถนำมาเป็นอาหารสัตว์น้ำวัยอ่อนได้ทั้งในรูปของไข่ที่ยังไม่ได้ฟักเป็นตัวหรือฟักเป็นตัวอ่อนก่อนนำไปเป็นอาหาร
5. ไม่ต้องเสียเวลาในการแยกเปลือกไข่ สามารถทำได้อย่างรวดเร็วโดยการเทตัวอ่อนและน้ำลงบนกระชอนกรองอาร์ทีเมีย และสามารถนำไปเป็นอาหารสัตว์น้ำทันทีหรือจะเก็บรักษาเอาไว้ในตู้เย็นที่อุณหภูมิ 0-4 °C ได้นานประมาณ 1 สัปดาห์

6. สามารถนำน้ำที่ใช้เพาะฟักไข่อาร์ทีเมียกลับมาใช้ใหม่ได้ เพราะว่า น้ำไม่มีการปนเปื้อนจากแบคทีเรียที่ติดอยู่กับเปลือกไข่อาร์ทีเมีย

7. ไม่ต้องใช้แสงมากในการเพาะฟักไข่อาร์ทีเมีย

8. ไข่อาร์ทีเมียที่ถูกฟอกเปลือกออกจะมีอัตราการฟัก มากกว่า ไข่อาร์ทีเมียที่ไม่ได้เอาเปลือกออกประมาณ 10 % (Kawahigashi, 1997)

ส่วนข้อเสียของการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียก็มีอยู่หลายประการเช่นเดียวกัน อนันต์และคณะ (2536) กล่าวว่า ไข่อาร์ทีเมียที่ผ่านการฟอกเปลือกไข่จะมีจุดอ่อนอยู่ 2 ประการ ประการแรกคือ ไข่อาร์ทีเมียที่ผ่านการฟอกเปลือกแล้วมักจะเสี้ง่ายถ้าหากผ่านวิธีการฟอกเปลือกไข่ที่ไม่ดีและประการที่สอง ไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกแล้วจะเปลี่ยนคุณสมบัติจากเดิมที่แขวนลอยได้ดีในน้ำกลายเป็นไข่ม ดังนั้นจะต้องพิจารณาแรงดันอากาศระหว่างการเพาะฟักและลักษณะคั้นบ่อหรือบ่อที่ใช้เพาะฟัก ส่วน Bengtson et al. (1991) กล่าวว่า ไข่ที่ผ่านการฟอกเปลือกออกหมดแล้วจะมีข้อเสียเปรียบเนื่องจาก ไข่อาร์ทีเมียไม่ลอยตัวจึงทำให้ปลาทะเลวัยอ่อนกินได้ลำบากและต้องเสียพลังงานในการไล่จับ ดังนั้นจะต้องมีการให้อากาศเพื่อช่วยในการหมุนเวียนน้ำให้ไข่ลอยตัวในน้ำ และไข่อาร์ทีเมียนี้นักจะนำมาใช้กันในโรงเพาะฟักกุ้งวัยอ่อน เนื่องจากกุ้งวัยอ่อนระยะ postlarvae จะทนต่อการหมุนเวียนอากาศได้ดีและสามารถจับอาหารได้ดีตามบริเวณก้นบ่อ

ในปัจจุบันการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย นับว่าเป็นความก้าวหน้าอย่างหนึ่งสำหรับการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ เนื่องจากการฟอกเปลือกไข่จะช่วยประหยัดเวลาในการนำมาใช้เป็นอาหารและช่วยลดปัญหาของไข่อาร์ทีเมียที่ไม่ได้ฟักที่มีอยู่จำนวนมากหลังจากที่ได้ทำการฟักตามปกติ ซึ่งอาจก่อให้เกิดปัญหาในระบบทางเดินอาหารอุดตัน นอกจากนั้นที่เปลือกไข่ส่วนใหญ่จะพบแบคทีเรียหรือสิ่งสกปรกต่าง ๆ ติดอยู่ ซึ่งก่อให้เกิดปัญหาในระบบการอนุบาลสัตว์น้ำนั้นๆ อยู่เสมอ จึงจำเป็นต้องปรับคุณภาพไข่อาร์ทีเมียให้ดีขึ้น และด้วยเหตุผลเกี่ยวกับราคาของไข่อาร์ทีเมียที่มีราคาแพงและบางครั้งไข่อาร์ทีเมียมีอัตราการฟักต่ำหรือเก็บเอาไว้เวลานานเกินไป ดังนั้นผู้เพาะเลี้ยงสัตว์ทะเลเป็นส่วนใหญ่จึงนิยมนำไข่อาร์ทีเมียมาฟอกเปลือกออกก่อนที่จะนำไปฟักเป็นตัวอ่อนหรือนำไปให้สัตว์น้ำกินโดยตรง ดังนั้นในการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย ซึ่งเป็นการเอาส่วนเปลือกของไข่ชั้นนอกที่เป็นสีน้ำตาล (chorion) ออกโดยไม่กระทบกระเทือนถึงตัวอ่อนที่อยู่ภายใน โดยใช้สารเคมีพวกไฮโปคลอไรท์ (อนันต์และคณะ, 2536) ซึ่งมีคุณสมบัติที่เหมาะสมสำหรับใช้ในการฟอกเปลือกไข่ สารละลายพวกไฮโปคลอไรท์ที่นำมาใช้กันจะมีอยู่หลายชนิดด้วยกัน เช่น แคลเซียมไฮโปคลอไรท์ หรือคลอริค (calcium hypochlorite ; $\text{Ca}(\text{OCl})_2$), โซเดียมไฮโปคลอไรท์ (sodium hypochlorite ; NaOCl) และโพแทสเซียมไฮโปคลอไรท์ (potassium hypochlorite ; KOCl) โดยปริมาณของสารเคมีที่ใช้ขึ้นอยู่กับความเข้มข้นของสารไฮโปคลอไรท์ในสารประกอบนั้นๆ

Schumann (2004) กล่าวว่า การฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียจะประสบความสำเร็จได้นั้น จะต้องทำตามขั้นตอนการฟอกเปลือกไซให้ถูกต้อง ซึ่งมีอยู่ 4 ขั้นตอน คือ

1. แช่ไซอาร์ทีเมียในน้ำจืดหรือน้ำทะเล เพื่อให้ไซอาร์ทีเมียดูดซับน้ำเสียก่อน
2. แช่ไซอาร์ทีเมียในสารละลายที่ใช้สำหรับฟอกเปลือกไซ
3. ล้างและกำจัดคลอรีน
4. นำไปฟักตามปกติ

ในขั้นตอนแรกของการฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย จะต้องนำไซอาร์ทีเมียลงไปแช่ในน้ำจืดหรือน้ำเค็มก่อน (น้ำเค็มที่ใช้จะต้องมีความเค็มต่ำซึ่งจะต้องน้อยกว่า 10 ส่วนในพัน) เพราะไซอาร์ทีเมียก่อนที่จะนำมาบรรจุกระป๋อง จะมีการผ่านกระบวนการดึงน้ำออก (dehydrate) ซึ่งกระบวนการนี้ทำได้ค่อนข้างยากมาก ด้วยเหตุนี้ไซอาร์ทีเมียจึงมีลักษณะแข็งและมีรอยบวม ดังนั้นจึงต้องนำไซอาร์ทีเมียไปแช่น้ำเพื่อให้ไซอาร์ทีเมียกลับมาเป็นทรงกลมเหมือนเดิม การใช้เวลาในการแช่จะขึ้นอยู่กับอุณหภูมิ ส่วนใหญ่การแช่ไซจะใช้เวลานาน 60-90 นาที ที่อุณหภูมิ 25 °C แต่ถ้าอุณหภูมิต่ำกว่า 25 °C จะต้องใช้เวลาในการแช่นานกว่านี้ แต่ไม่ควรเกิน 2 ชั่วโมง ซึ่งถ้าทำการแช่นานเกินไปจะไปทำให้เมตาบอลิซึมของไซอาร์ทีเมียกลับมาเริ่มต้นใหม่อีกครั้ง จึงทำให้ตัวอ่อนอาร์ทีเมียตายในระหว่างทำการฟอกเปลือกไซ (Kawahigashi, 1997; Treece, 2000; Schumann, 2004; Stappen, 2004)

หลังจากได้ทำขั้นตอนดูดซับน้ำเรียบร้อยแล้ว ขั้นตอนต่อไปจะเป็นขั้นตอนการฟอกเปลือกไซด้วยสารเคมีพวกไฮโปคลอไรท์ ซึ่งเป็นขั้นตอนที่สำคัญ เพราะถ้าทำการฟอกเปลือกไม่ถูกต้อง อาจจะมีผลต่อการฟักเป็นตัวอ่อนอาร์ทีเมีย ปัจจุบันมีผู้สนใจและให้คำแนะนำเกี่ยวกับการฟอกเปลือกไซแล้วไม่ทำให้เกิดอันตรายต่อตัวอ่อนอาร์ทีเมียเอาไว้มากมายวิธี ซึ่งไซอาร์ทีเมียที่ถูกฟอกเปลือกไซได้สมบูรณ์นั้นจะเปลี่ยนจากสีน้ำตาลเป็นสีเทาและสีส้มตามลำดับ ซึ่งเมื่อสังเกตเห็นสารละลายเป็นสีส้มประมาณ 95% จะต้องหยุดปฏิกิริยาทันที

David and T. warland (2004) ใช้โซเดียมไฮโปคลอไรด์ (NaOCl) 55 มิลลิลิตร ร่วมกับน้ำจืด 800 มิลลิลิตร ฟอกไซอาร์ทีเมียหนัก 10 กรัม พบว่าไซอาร์ทีเมียเปลี่ยนสีจากสีน้ำตาลเป็นสีเทา ภายในเวลา 2 นาทีและเปลี่ยนไปเป็นสีส้ม ภายในเวลา 5-7 นาที

Anon (2004) ใช้น้ำยาฟอกผ้าขาว (6% sodium hypochlorite solution) หรือคลอรีนที่ใช้ในอุตสาหกรรม (11% sodium hypochlorite solution) ปริมาณ 300 มิลลิลิตรต่อไซอาร์ทีเมียหนัก 15 กรัม พบว่าสามารถฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียได้สมบูรณ์ภายในเวลา 3-5 นาที ส่วนการใช้ส่วนผสมระหว่างน้ำเค็ม 800 มิลลิลิตร, 50% โซเดียมไฮดรอกไซด์ 15 มิลลิลิตรและคลอรีนที่ใช้ในอุตสาหกรรม (11% sodium hypochlorite solution) 550 มิลลิลิตร ให้อากาศตลอดเวลา พบว่าสามารถฟอกเปลือกไซได้หมดภายในเวลาประมาณ 3-5 นาที

Kawahigashi (1997) ได้ทำการฟอกไซอาร์ทีเมียสายพันธุ์ Great Salt Lake (GSL) หนัก 1,362 กรัม โดยใช้โซเดียมไฮโปคลอไรท์ที่มีความเข้มข้นของคลอรีน 12% ปริมาตร 2 ลิตรร่วมกับโซเดียมไฮดรอกไซด์ (NaOH) 185 มิลลิลิตร และน้ำจืด 7.415 ลิตร ซึ่งพบว่าเปลือกไซจะถูกกำจัดออกหมดภายในเวลา 5 – 10 นาที

Anon (2004) ฟอกไซอาร์ทีเมียประมาณ 2 ช้อนชาด้วยสารละลายไฮโปคลอไรท์ 3 – 5% 200 มิลลิลิตร จะใช้เวลาในการฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียออกหมดภายในเวลา 10 นาที

Anon (2004) ใช้โซเดียมไฮโปคลอไรด์ (6.5% chlorine) 4.77 มิลลิลิตร กับโซเดียมไฮดรอกไซด์ (NaOH) 75 กรัมและน้ำจืดหรือน้ำเค็ม 2.2 ลิตร ในขณะที่ทำการฟอกจะต้องรักษาระดับอุณหภูมิไม่เกิน 40 °C เพราะจะทำให้ไซได้รับอันตราย ซึ่งจะพบว่าสารเคมีที่ใช้นี้สามารถฟอกเปลือกไซได้หมดภายในเวลา 4-5 นาที ส่วนอีกวิธีหนึ่งจะใช้แคลเซียมไฮโปคลอไรท์ 325 กรัม และโซเดียมไฮดรอกไซด์ (NaOH) 340 กรัม ต่อไซอาร์ทีเมีย 500 กรัม พบว่าไซอาร์ทีเมียถูกฟอกเปลือกออกหมดภายในเวลา 5-7 นาที

สมชาย (2541) รายงานว่า การฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย โดยใช้สารละลายโซเดียมไฮโปคลอไรด์ (NaCl active product) 0.5 กรัมต่อน้ำหรกไซอาร์ทีเมีย 1 กรัม พบว่าสามารถฟอกเปลือกไซได้หมดภายในระยะเวลา 7-10 นาที

หลังจากที่ทำการฟอกเปลือกไซเสร็จสมบูรณ์แล้ว สังเกตได้จากสารละลายเป็นสีส้ม ขั้นตอนี่จะต้องเฝ้าดูอย่างระมัดระวัง เพราะว่ปฏิกิริยาจะเกิดขึ้นเร็ว เมื่อเห็นเป็นสีส้มประมาณ 95% จะต้องรีบหยุดปฏิกิริยาทันทีด้วยเทลงในกระชอนขนาด 100-125 ไมครอนแล้วล้างไซอาร์ทีเมียด้วยน้ำสะอาดทันที ใช้เวลาประมาณ 5-10 นาที จากนั้นนำไซอาร์ทีเมียมาแช่ลงใน 0.1% โซเดียมไฮโอซัลเฟตประมาณ 1 นาที เพื่อกำจัดให้คลอรีนมีคุณสมบัติเป็นกลาง แล้วนำมาล้างน้ำจืดหรือน้ำทะเลอีกครั้งจนหมดกลิ่นคลอรีน จากนั้นจึงนำไปฟักตามปกติ

อุปกรณ์และวิธีการ

อุปกรณ์

1. ไช้อาร์ทีเมีย
2. อุปกรณ์ที่ใช้ในการฟอกเปลือกไข่และเพาะฟักอาร์ทีเมีย
 - 2.1 น้ำยาฟอกขาว (Sodium hypochlorite as available chlorine 6 % w / w)
 - 2.2 flask ขนาด 250 มิลลิลิตร พร้อมจุกยาง
 - 2.3 สายยางให้ออกซิเจน
 - 2.4 หลอดหยด
 - 2.5 ผ้ากรอง (ผ้าป่านมัสลิน)
 - 2.6 กรวยกรอง
 - 2.7 กระบอกตวง
 - 2.8 บีกเกอร์
 - 2.9 ไมโครปิเปตขนาด 1,10 มิลลิลิตร
 - 2.10 กล้องสเตอริโอ
 - 2.11 น้ำเค็ม
 - 2.12 เครื่องมือวัดความเค็ม (Salinometer)
 - 2.13 เคอร์เตอร์นับพลวงก์ตอน
3. อุปกรณ์ในการวิเคราะห์คุณภาพน้ำ
 - 3.1 เครื่องแก้วและสารเคมีที่ใช้ในการวิเคราะห์คุณภาพน้ำ
 - 3.2 เครื่องวัดความเป็นกรดเป็นด่าง (pH meter) รุ่น HI 8424
 - 3.3 เครื่องวัดความนำไฟฟ้าและปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ (Conductivity / TDS meter)
 - 3.4 เครื่องวัดสเปกโตรโฟโตมิเตอร์ (Spectrophotometer) Milton Roy รุ่น SPECTRONIC 401
4. เครื่องชั่งน้ำหนักตนิยม 4 ตำแหน่ง รุ่น AG 204
5. อุปกรณ์ที่ใช้ในการวิเคราะห์คุณค่าทางอาหารของอาร์ทีเมีย
 - 5.1 เครื่องแก้วและสารเคมีที่ใช้ในการวิเคราะห์ธาตุอาหารของอาร์ทีเมีย
 - 5.2 ตู้อบแห้ง (Hot air oven)
 - 5.3 เตาเผาอุณหภูมิสูง
 - 5.4 เตาไฟฟ้า (Hot plate)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

5.5 เครื่องสกัดไขมันแบบ Soxhlet

5.6 เครื่องย่อย (Digestion apparatus) พร้อมเครื่องดูดควัน

5.7 เครื่องกลั่น (Distillation apparatus) พร้อมอ่างทำน้ำเย็นเพื่อหมุนเวียนน้ำเย็น

เข้าสู่ Condenser

วิธีการ

แผนการทดลอง

การศึกษาค้นคว้าของน้ำยาฟอกขาวต่อการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย โดยวางแผนการทดลองแบบแฟคทอเรียล 4x4 ในแผนการทดลองแบบสุ่มตลอด (4x4 factorial in CRD) แต่ละชุดการทดลองทำ 3 ซ้ำ

วิธีการทดลอง

1. ขั้นตอนการเตรียมการทดลอง

1.1 การเตรียมไข่อาร์ทีเมีย โดยชั่งไข่อาร์ทีเมียจำนวน 0.3 กรัมเท่ากันทุกชุดการทดลอง แล้วนำไปแช่น้ำจืดก่อนทำการทดลองประมาณ 20 นาที

1.2 การเตรียมน้ำเค็ม นำน้ำทะเลที่มีความเค็มสูงมาปรับความเค็มให้มีระดับความเค็ม 100 ppt ด้วยน้ำจืด จากนั้นนำมาเจือจางให้มีความเค็มอยู่ที่ระดับ 5 ppt เพื่อนำไปใช้ในการทดลอง

1.2 การเตรียมระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว โดยการคำนวณจาก stock solution ของน้ำยาฟอกขาว หรือ ไฮเตอร์ (ขวดสีฟ้า) ที่ขายตามท้องตลาด ให้เป็น 100 เปอร์เซ็นต์ แล้วนำมาเจือจางให้มีความเข้มข้น 0 , 3 , 6 , 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ ด้วยน้ำกลั่นตามลำดับตามลำดับ จากนั้นนำมาผสมกับน้ำเค็มที่ระดับความเค็ม 5 ppt เพื่อให้มีน้ำยาฟอกขาวมีความเข้มข้นเท่ากันโดยให้มีปริมาตรน้ำ 1000 มิลลิลิตร เก็บใส่ขวดสีชา

1.3 การเตรียมตัวอย่างอาร์ทีเมียเพื่อใช้ในการวิเคราะห์คุณค่าทางอาหาร โดยการนำที่ผ่านการฟอกเปลือกไข่เรียบร้อยแล้วและตัวอ่อนอาร์ทีเมียหลังจากฟักภายใน 24 ชั่วโมง มาอบแห้งด้วยความร้อน 60 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 48 ชั่วโมงเพื่อให้มีน้ำหนักแห้งคงที่ แล้วจึงนำมาวิเคราะห์คุณค่าทางอาหาร ได้แก่ โปรตีน ไขมัน เถ้าและความชื้น

2. ขั้นตอนการทดลอง

2.1 นำน้ำยาฟอกขาวที่เตรียมไว้ในระดับต่างๆ ใส่ลงใน flask ให้มีปริมาตร 75, 100, 150 และ 300 มิลลิลิตร และนำไซอาร์ทีเมียที่ได้แช่น้ำเรียบร้อยแล้วใส่ลงใน flask จะได้ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย 1, 2, 3 และ 4 กรัม/ลิตร ตามลำดับ

2.2 ติดอุปกรณ์ให้ออกซิเจนพร้อมปิดปาก flask ด้วยจุกยาง และให้อากาศอย่างสม่ำเสมอ โดยต้องให้น้ำมีการหมุนเวียนตลอดเวลา เนื่องจากไซอาร์ทีเมียที่ผ่านการฟอกเปลือกแล้วจะจมลงสู่ก้น flask จะทำให้ไซอาร์ทีเมียไม่ฟุ้งเป็นตัวอย่าง

2.3 สังเกตสีของไซอาร์ทีเมีย โดยไซอาร์ทีเมียที่ผ่านการฟอกเปลือกไซจะเปลี่ยนจากสีน้ำตาล ขาว และ ส้ม ตามลำดับ

2.4 วิเคราะห์คุณภาพน้ำก่อนและหลังฟอกเปลือกไซ

2.5 นำไซอาร์ทีเมียที่ผ่านการฟอกเปลือกเรียบร้อยแล้วเทใส่กระชอนแล้วล้างด้วยน้ำประปาประมาณ 1 ลิตร เพื่อให้หมดกลิ่นคลอรีน จากนั้นนำไซอาร์ทีเมียไปเพาะฟักตามปกติใน flask 250 มิลลิลิตร โดยให้มีระดับน้ำ 300 มิลลิลิตรทุกชุดการทดลอง

2.6 หลังจากครบ 24 ชั่วโมง ทำการสูมนับจำนวนอาร์ทีเมียที่ฟักเป็นตัวอย่าง เพื่อหาอัตราการฟักของไซอาร์ทีเมีย โดยในแต่ละ flask จะทำการสูมนับจำนวน 3 ซ้ำ ๆ ละ 1 มิลลิลิตร

2.7 วิเคราะห์คุณภาพน้ำก่อนและหลังฟักเป็นตัวอย่าง

2.8 นำไซอาร์ทีเมียที่ผ่านการฟอกเปลือกแล้วและตัวอย่างอาร์ทีเมียมาวิเคราะห์คุณค่าทางอาหาร ตามวิธีการของ AOAC (1995) เพื่อเปรียบเทียบว่าชนิดไหนเหมาะแก่การนำมาใช้เป็นอาหารสัตว์น้ำวัยอ่อนได้ดีกว่ากัน

การบันทึกข้อมูล

1. บันทึกระยะเวลาที่ใช้ในการฟอกเปลือกไซ
2. บันทึกจำนวนอาร์ทีเมีย
3. บันทึกคุณภาพน้ำ ได้แก่ อุณหภูมิ ความเป็นกรดเป็นด่าง ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ ความนำไฟฟ้า แอมโมเนีย-ไนโตรเจน และ ไนโตรท์-ไนโตรเจน
4. บันทึกปริมาณโปรตีน ไขมัน เถ้า และความชื้นที่ได้จากการวิเคราะห์ทางเคมี

การวิเคราะห์ข้อมูล

ทำการวิเคราะห์ความแปรปรวน (Analysis of Variance) และทดสอบความแตกต่างด้วยวิธี Duncan' new multiple range test ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

สถานที่ทำการทดลอง

ภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมง

คณะเทคโนโลยีการเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

ระยะเวลาในการทดลอง

ทำการทดลองตั้งแต่เดือนมกราคม 2548 ถึงเดือน มีนาคม 2548



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

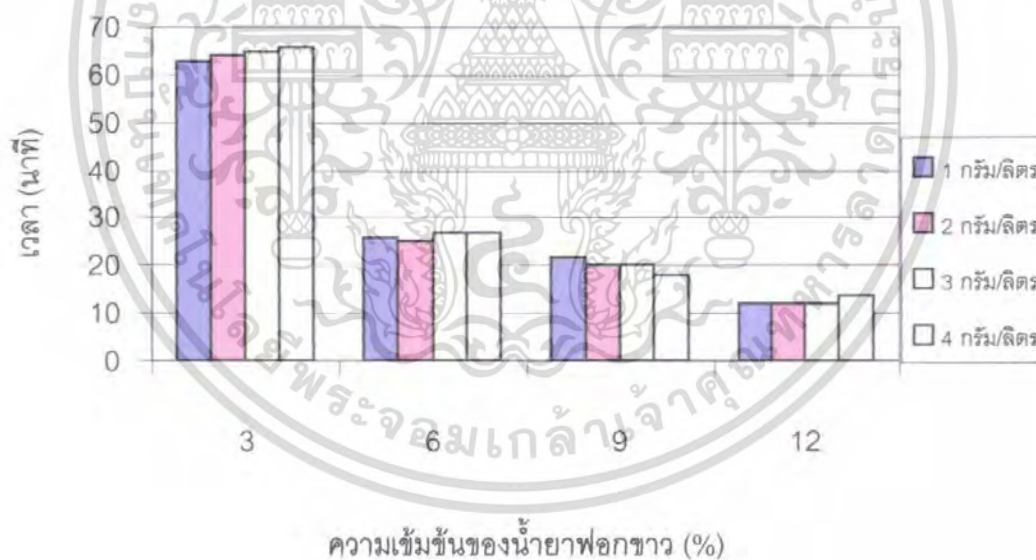
ผลการทดลองและวิจารณ์

จากการทดลองศึกษาผลของน้ำยาฟอกขาวต่อการฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย โดยวางแผนการทดลองแบบแฟคทอเรียล 4x4 ในแผนการทดลองแบบสุ่มตลอด การทดลองแบ่งออกเป็น 2 ปัจจัย คือ ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย พบว่า

1. ศึกษาอัตราการฟักของไซอาร์ทีเมียโดยวิธีการฟอกเปลือกไซด้วยน้ำยาฟอกขาว

1.1 ระยะเวลา

จากการทดลอง ผลปรากฏว่าไซอาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ 3 ซ้ำการทดลอง ใช้เวลาในการฟอกเปลือกไซเฉลี่ยเท่ากับ 65 ± 1 , 26 ± 1 , 20 ± 1 และ 13 ± 1 นาที ตามลำดับ จะเห็นได้ว่าเวลาที่ใช้ในการฟอกเปลือกไซจะแปรผันตามระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว โดยพบว่า ที่ระดับความเข้มข้น 12 เปอร์เซ็นต์ ใช้เวลาน้อยที่สุด ส่วนที่ระดับความเข้มข้น 12 เปอร์เซ็นต์ ใช้เวลามากที่สุด จากการนำเวลาแต่ละระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า เวลาของแต่ละระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) ภาพที่ 7



ภาพที่ 7 ระยะเวลาฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

1.2 ผลผลิตอาร์ทีเมีย

จากผลการทดลอง นำไซอาร์ทีเมียหลังจากฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์และชุดควบคุมมาเพาะฟักในอัตราความหนาแน่นเท่ากันคือ 300 มิลลิตร ทุกชุดการทดลองเป็นเวลา 24 ชั่วโมง ผลปรากฏว่า ชุดควบคุมและที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ ได้ตัวอ่อนอาร์ทีเมียเฉลี่ยเท่ากับ $61,400 \pm 000$, $10,950 \pm 610$, $15,825 \pm 5,636$, $19,225 \pm 1,322$ และ $29,950 \pm 2715$ ตัว ตามลำดับ คิดเป็นอัตราการฟักเท่ากับ 89.73 ± 0.00 , 15.98 ± 0.90 , 23.09 ± 8.22 , 28.05 ± 1.93 และ 43.69 ± 3.95 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ จากการนำตัวอ่อนอาร์ทีเมียและอัตราการฟักของแต่ละระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและชุดควบคุมมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่าตัวอ่อนอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับชุดควบคุม แต่ ตัวอ่อนอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้น 6 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับที่ระดับความเข้มข้น 9 เปอร์เซ็นต์ (ตารางที่ 1) ส่วนอัตราการฟักไซ พบว่า ที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับชุดควบคุม (ภาพที่ 8, ตารางที่ 2)



ภาพที่ 8 อัตราการฟักของไซอาร์ทีเมียที่ระยะเวลา 24 ชั่วโมง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 1 จำนวนอาร์ทีเมียที่ฟักเป็นตัวอ่อน (ตัว) ที่ระยะเวลา 24 ชั่วโมง

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว(%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	61400±24062	61400±24062	61400±24062	61400±24062	61400±000 ^a
3	10000±2550	11100±2093	11000±4452	11700±2581	10950±610 ^c
6	21600±7781	18700±11390	16400±6772	6600±490	15825±5636 ^{bc}
9	20500±3121	17200±1806	18900±7137	20300±10878	19225±1322 ^{bc}
12	27800±15984	34400±20050	27700±20559	29900±13350	29950±2715 ^b
เฉลี่ย	28260±17530 ^a	28560±18131 ^a	27080±17988 ^a	25980±19400 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

ตารางที่ 2 อัตราการฟักของไข่อาร์ทีเมีย (เปอร์เซ็นต์) ที่ระยะเวลา 24 ชั่วโมง

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	89.73±35.02	89.73±35.02	89.73±35.02	89.73±35.02	89.73±0.00 ^a
3	14.57±3.74	16.20±3.03	16.07±6.52	17.07±3.73	15.98±0.90 ^c
6	31.50±11.34	27.30±16.63	23.93±9.86	9.63±0.69	23.09±8.22 ^{bc}
9	29.90±4.54	25.10±2.67	27.57±10.43	29.63±15.89	28.05±1.93 ^{bc}
12	40.57±23.35	50.17±29.27	40.40±29.99	43.63±19.47	43.69±3.95 ^b
เฉลี่ย	41.25±25.64 ^a	41.7±26.50 ^a	39.54±26.30 ^a	37.94±28.36 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2. ศึกษาการเปลี่ยนแปลงคุณภาพน้ำ

2.1 ก่อนและหลังฟอกเปลือกไข่

2.1.1 อุณหภูมิ (Temperature)

ก่อนฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย อุณหภูมิเฉลี่ยมีค่าเท่ากับ 30.1 องศาเซลเซียสทุกชุดการทดลอง และหลังจากฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย จะเห็นได้ว่าในแต่ละระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียมีอุณหภูมิเฉลี่ยเท่ากับ 30.4 องศาเซลเซียส ซึ่งแตกต่างจากก่อนฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียน้อยมาก จากการนำอุณหภูมิของแต่ละระดับความเข้มข้นและความหนาแน่นมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์และความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย 1, 2, 3 และ 4 กรัมต่อลิตร ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) ดังนั้นจากผลการทดลองฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียด้วยน้ำยาฟอกขาว ไม่มีผลทำให้อุณหภูมิเปลี่ยนแปลง (ภาพที่ 9-12, ตารางที่ 3-4)

2.1.2 ความเป็นกรดเป็นด่าง (pH)

ก่อนฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย ค่าความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าเท่ากับ 10.39, 11.39, 11.63 และ 11.65 ตามลำดับ และหลังฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย พบว่า ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยลดลงเท่ากับ 9.76 ± 0.16 , 10.23 ± 0.38 , 11.29 ± 0.28 และ 11.56 ± 0.11 ที่ระดับความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย 1, 2, 3 และ 4 กรัมต่อลิตร ซึ่งจะเห็นได้ว่า ค่าความเป็นกรดเป็นด่างมีแนวโน้มลดลงและแปรผันกับระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย จากการนำค่าความเป็นกรดเป็นด่างของแต่ละระดับความเข้มข้นและความหนาแน่นมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) กับระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ และ ระดับความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย 1 กรัมต่อลิตร มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) กับระดับความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย 2, 3 และ 4 กรัมต่อลิตร (ภาพที่ 13-16, ตารางที่ 5-6)

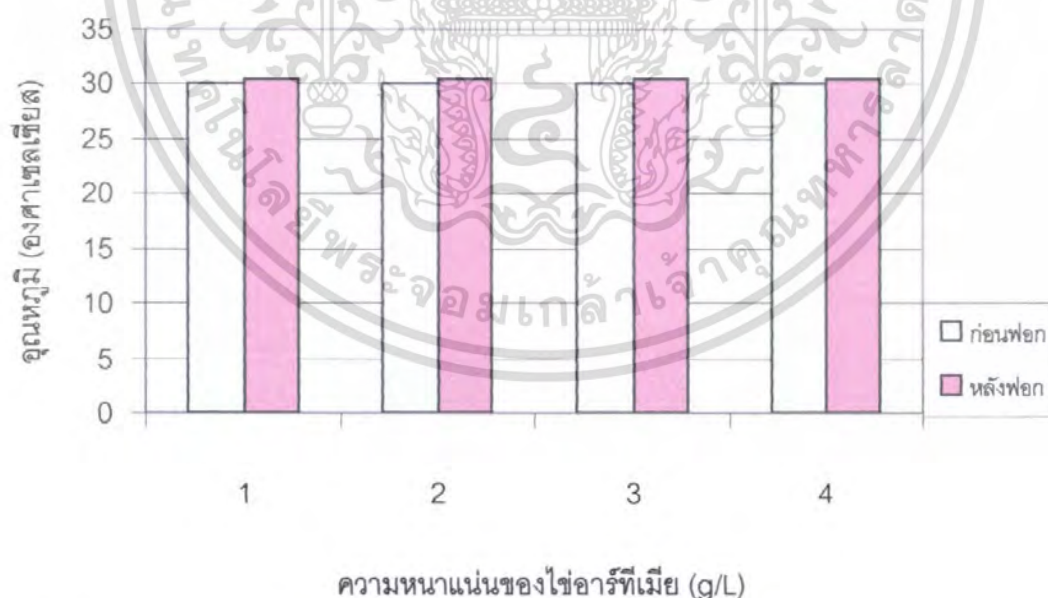


ภาพที่ 9 อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซการ์ที่เมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

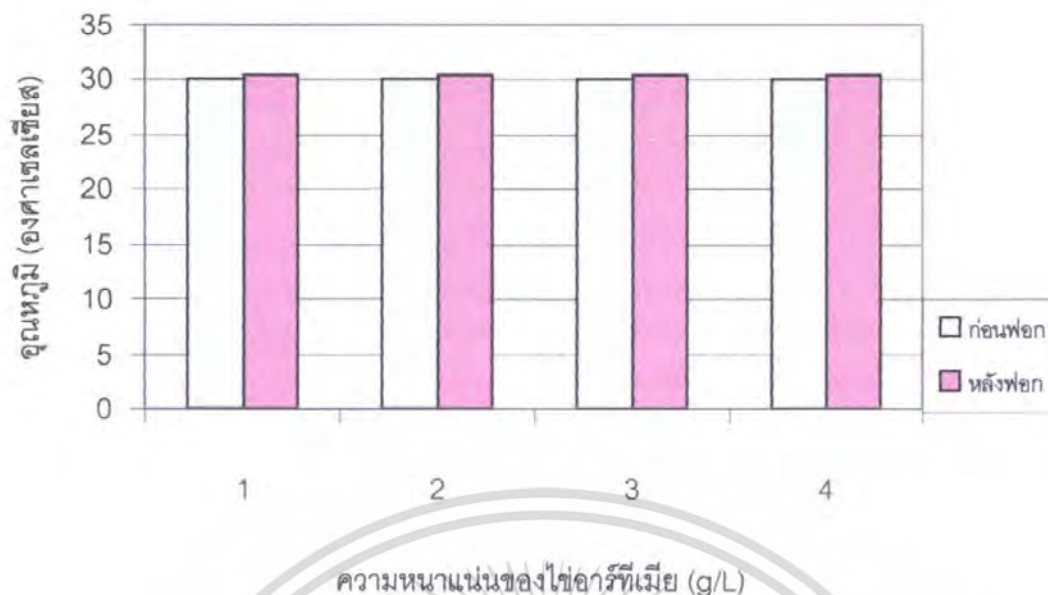


ภาพที่ 10 อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอก
ชาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 11 อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอก
ชาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 12 จุดหนุมมีเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 3 จุดหนุมมีเฉลี่ย (ong sae chae) ก่อนฟอกเปลือกไซเออร์ทีเมียที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±0.00 ^a
6	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±0.00 ^a
9	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±0.00 ^a
12	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±1.11	30.1±0.00 ^a
เฉลี่ย	30.1±0.00 ^a	30.1±0.00 ^a	30.1±0.00 ^a	30.1±0.00 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

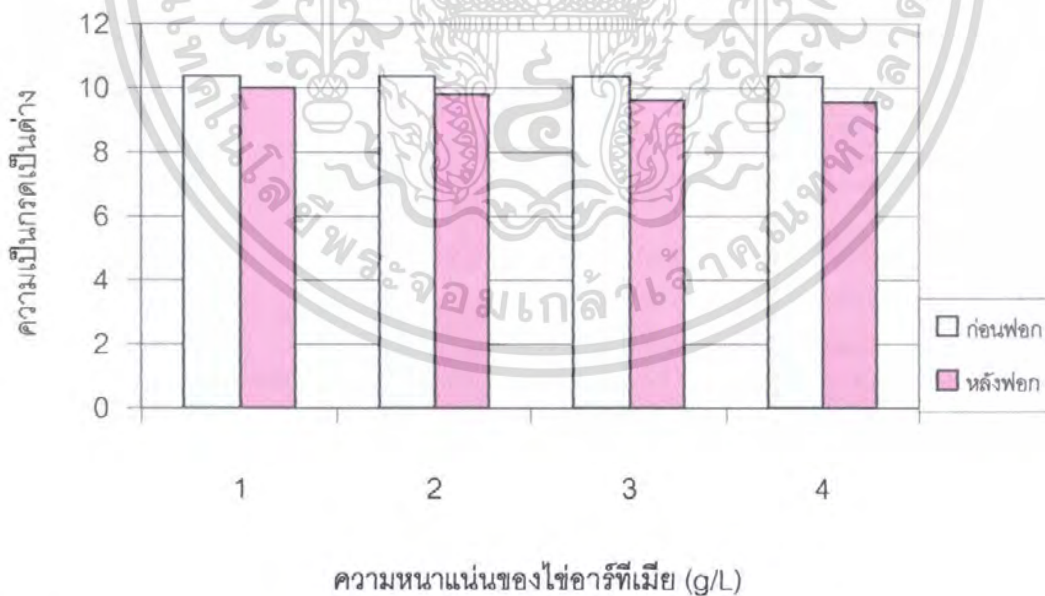
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 4 อุณหภูมิเฉลี่ย (องศาเซลเซียส) หลังฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	30.4±1.30	30.1±1.30	30.1±1.30	30.1±1.30	30.4±0.00 ^a
6	30.4±1.30	30.1±1.30	30.1±1.30	30.1±1.30	30.4±0.00 ^a
9	30.4±1.30	30.1±1.30	30.1±1.30	30.1±1.30	30.4±0.00 ^a
12	30.4±1.30	30.1±1.30	30.1±1.30	30.1±1.30	30.4±0.00 ^a
เฉลี่ย	30.4±0.00 ^a	30.1±0.00 ^a	30.1±0.00 ^a	30.1±0.00 ^a	

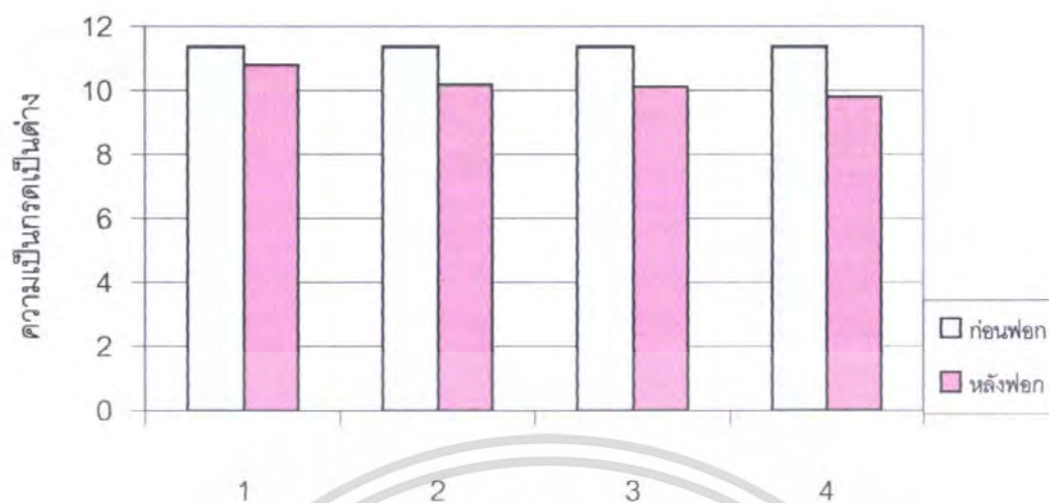
หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

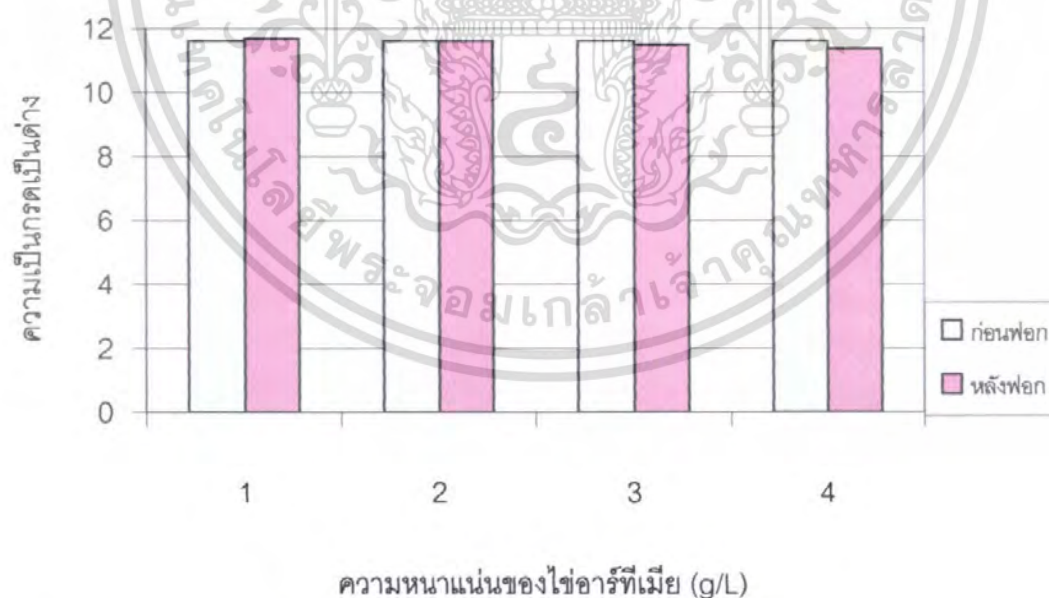


ภาพที่ 13 ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

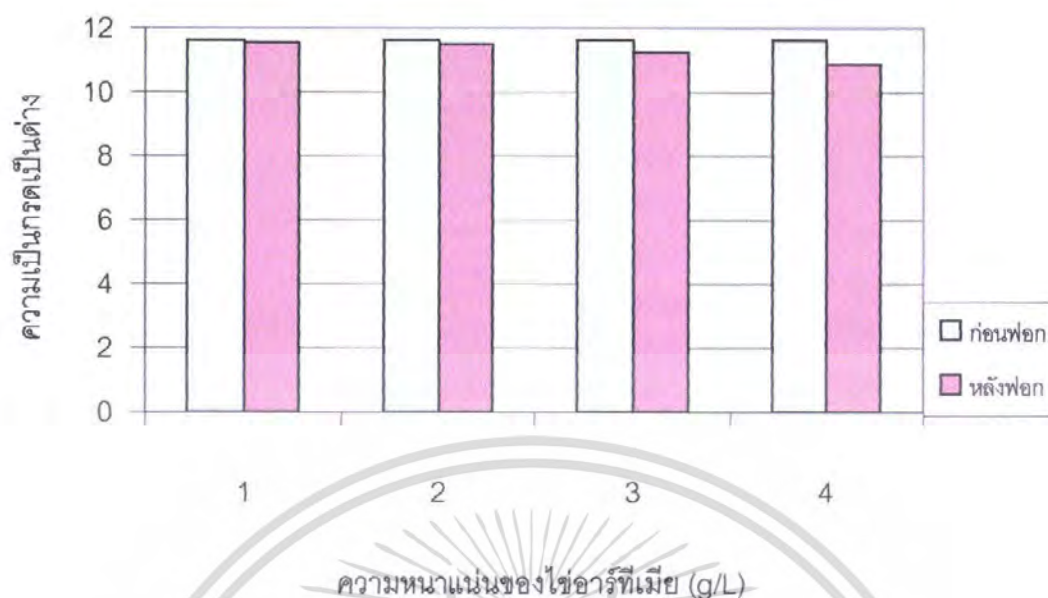


ภาพที่ 14 ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไคลอโรฟิลล์เอที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 15 ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไคลอโรฟิลล์เอที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 16 ความแตกต่างของไซอาร์ทิเมียและค่าความหนาแน่นของไซอาร์ทิเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 5 ความแตกต่างของไซอาร์ทิเมียก่อนฟอกเปลี่ยนไซอาร์ทิเมียที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทิเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอาร์ทิเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	10.39±0.10	10.39±0.10	10.39±0.10	10.39±0.10	10.39±0.00 ^a
6	11.36±0.08	11.36±0.08	11.36±0.08	11.36±0.08	11.36±0.00 ^b
9	11.63±0.03	11.63±0.03	11.63±0.03	11.63±0.03	11.63±0.00 ^c
12	11.65±0.15	11.65±0.15	11.65±0.15	11.65±0.15	11.65±0.00 ^c
เฉลี่ย	11.26±0.51 ^a	11.26±0.51 ^a	11.26±0.51 ^a	11.26±0.51 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 6 ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยหลังฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	10.00±0.18	9.49±0.19	9.65±1.30	9.58±1.30	9.76±0.16 ^a
6	10.83±0.18	10.21±0.19	10.10±1.30	9.79±1.30	10.23±0.38 ^b
9	11.55±0.18	11.50±0.19	11.24±1.30	10.85±1.30	11.29±0.28 ^c
12	11.70±0.10	11.60±0.13	11.53±1.30	11.40±1.30	11.56±0.11 ^d
เฉลี่ย	11.02±0.67 ^a	10.78±0.51 ^b	10.63±0.00 ^{bc}	10.41±0.00 ^c	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

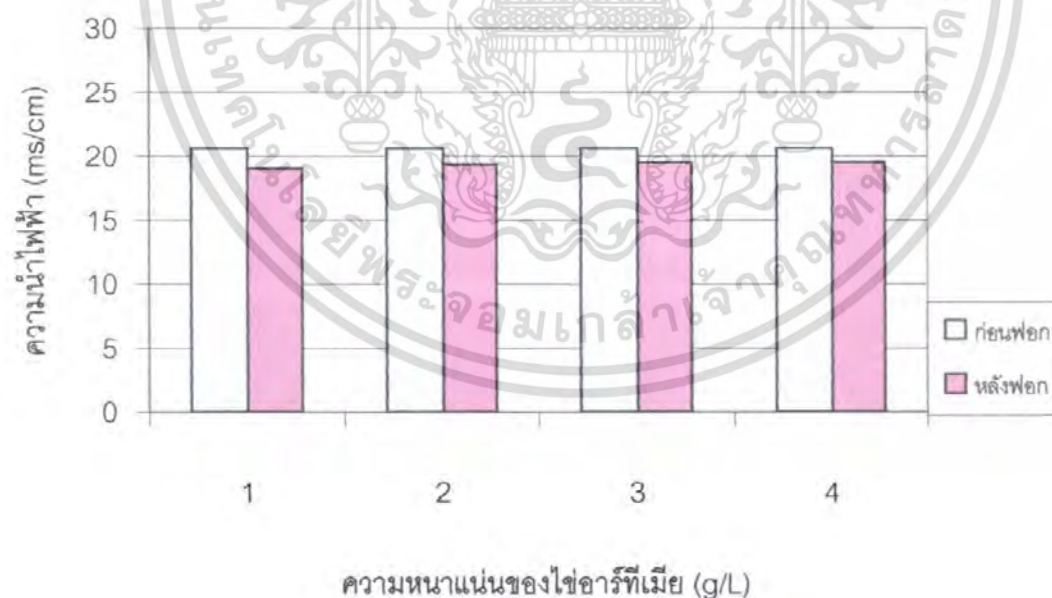
2.1.3 ความนำไฟฟ้า (conductivity)

ก่อนฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าเท่ากับ 15.23, 20.58, 25.47 และ 28.30 ไมโครซีเมนต์ต่อเซนติเมตร ตามลำดับ และหลังจากฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย พบว่า ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าความนำไฟฟ้าเฉลี่ยลดลงเท่ากับ 15.02 ± 0.07 , 19.38 ± 0.15 , 22.40 ± 0.85 และ 23.54 ± 0.82 ไมโครซีเมนต์ต่อเซนติเมตร ตามลำดับ จะเห็นได้ว่า ค่าความนำไฟฟ้ามีแนวโน้มลดลงตามระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวที่เพิ่มขึ้น จากการนำค่าความนำไฟฟ้าของแต่ละระดับความเข้มข้นและความหนาแน่นมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ทุกระดับความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ดังนั้นจึงไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงของค่าความนำไฟฟ้า ส่วนที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์ (ภาพที่ 17-20, ตารางที่ 7-8)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.1.4 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ (total dissolved solid)

ก่อนฟอกเปลือกไข่ ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าเท่ากับ 7.88, 10.63, 13.32 และ 14.92 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ ซึ่งมีแนวโน้มเพิ่มขึ้นตามระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวที่เพิ่มมากขึ้น และหลังจากฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย พบว่า ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยเท่ากับ 8.08 ± 0.08 , 10.04 ± 0.16 , 12.66 ± 0.41 และ 14.83 ± 0.34 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ระดับความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย 1, 2, 3 และ 4 กรัมต่อลิตร ตามลำดับ จากการนำปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำของแต่ละระดับความเข้มข้นและความหนาแน่นมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ทุกระดับความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ดังนั้นจึงไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงของค่าปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ ส่วนที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ (ภาพที่ 21-24, ตารางที่ 9-10)

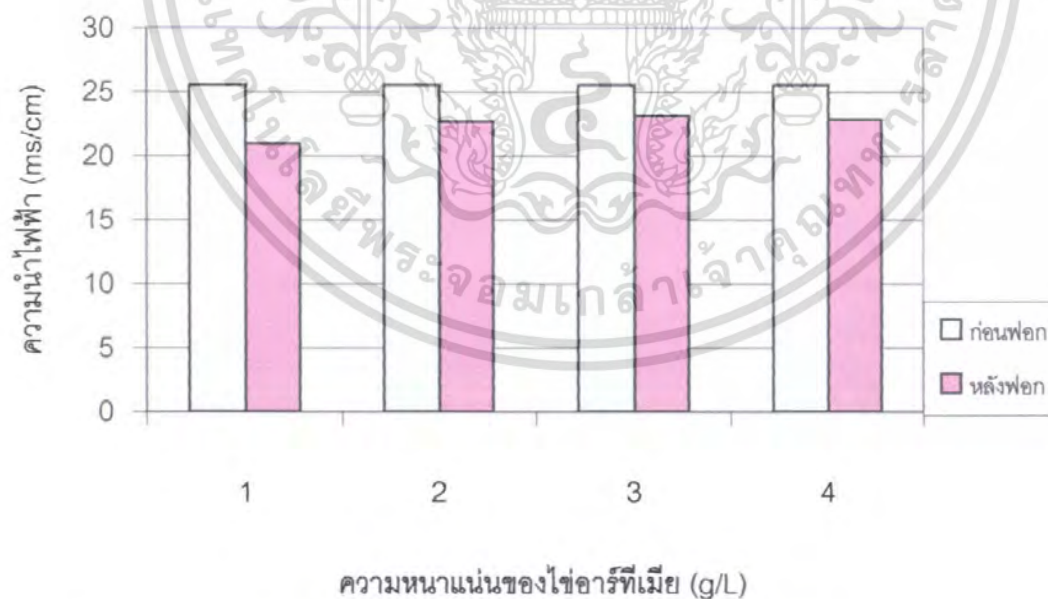


ภาพที่ 17 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

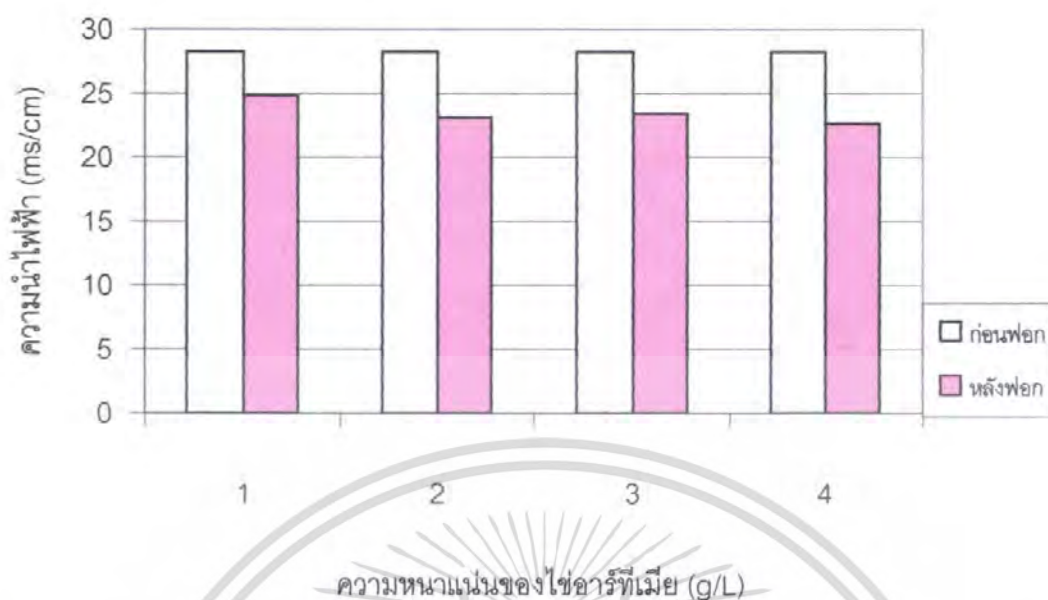


ภาพที่ 18 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 19 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 20 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของโซลาร์ที่เมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 7 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ย (ไมโครซีเมนต์ต่อเซนติเมตร) ก่อนฟอกเปลือกโซลาร์ที่เมียที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและ ความหนาแน่นของโซลาร์ที่เมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของโซลาร์ที่เมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	15.23±0.46	15.23±0.46	15.23±0.46	15.23±0.46	15.23±0.00 ^a
6	20.58±0.86	20.58±0.86	20.58±0.86	20.58±0.86	20.58±0.00 ^b
9	25.47±0.57	25.47±0.57	25.47±0.57	25.47±0.57	25.47±0.00 ^c
12	28.30±0.70	28.30±0.70	28.30±0.70	28.30±0.70	28.30±0.00 ^d
เฉลี่ย	22.40±4.97 ^a	22.40±4.97 ^a	22.40±4.97 ^a	22.40±4.97 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

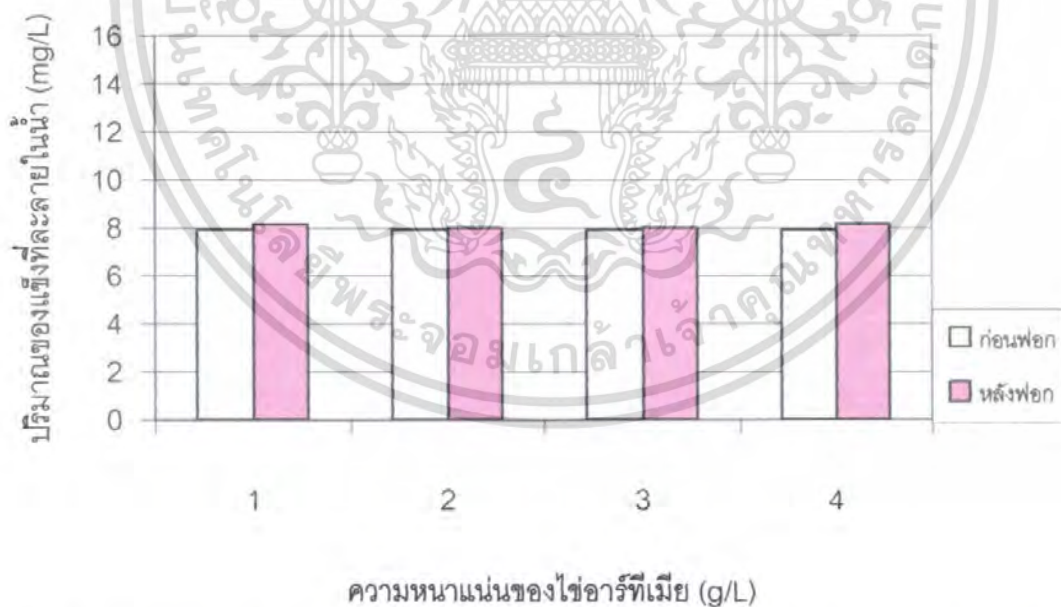
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 8 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ย (ไมโครซีเมนต์ต่อเซนติเมตร) หลังฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและ ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	15.13±0.52	14.95±0.60	14.98±0.65	15.02±0.58	15.02±0.07 ^a
6	19.13±0.55	19.38±0.33	19.51±0.16	19.48±0.22	19.38±0.15 ^b
9	20.95±0.99	22.67±0.82	23.10±3.25	22.87±3.49	22.40±0.85 ^c
12	24.87±1.68	23.13±1.37	23.50±1.16	22.67±3.10	23.54±0.82 ^c
เฉลี่ย	20.02±3.50 ^a	20.03±3.27 ^a	20.27±3.43 ^a	20.01±3.18 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

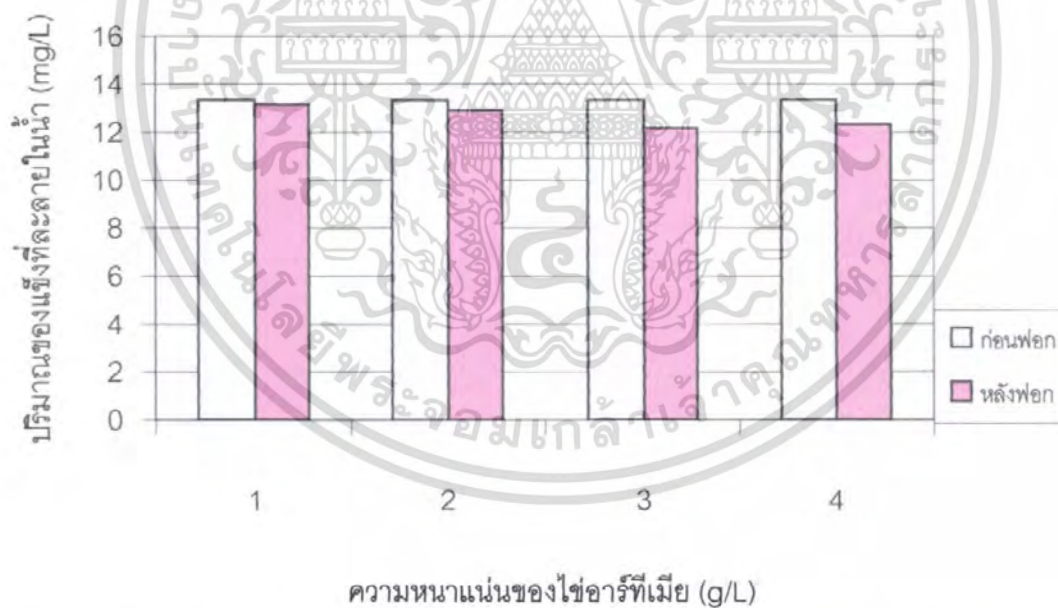


ภาพที่ 21 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

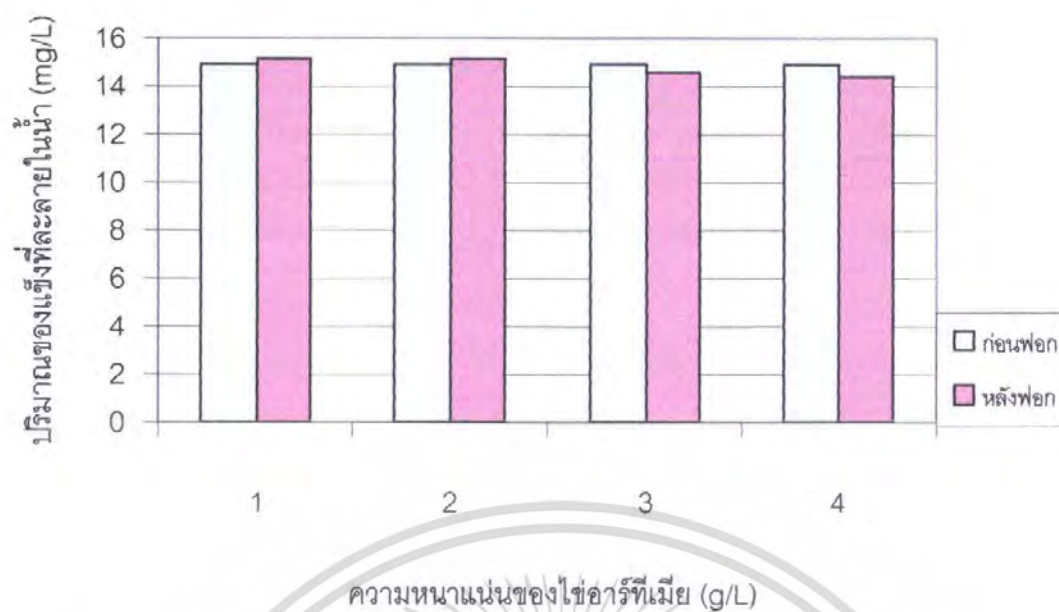


ภาพที่ 22 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเจลลี่และความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 23 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเจลลี่และความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 24 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไคลอโรฟิลล์ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 9 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ย (มิลลิกรัมต่อลิตร) ก่อนฟอกเปลือกไคลอโรฟิลล์ที่ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไคลอโรฟิลล์ระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไคลอโรฟิลล์ (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	7.88±0.26	7.88±0.26	7.88±0.26	7.88±0.26	7.88±0.00 ^a
6	10.63±0.29	10.63±0.29	10.63±0.29	10.63±0.29	10.63±0.00 ^b
9	13.32±0.69	13.32±0.69	13.32±0.69	13.32±0.69	13.32±0.00 ^c
12	14.92±0.54	14.92±0.54	14.92±0.54	14.92±0.54	14.92±0.00 ^d
เฉลี่ย	11.69±2.68 ^a	11.69±2.68 ^a	11.69±2.68 ^a	11.69±2.68 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 10 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเจลลี่ (มิลลิกรัมต่อลิตร) หลังฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย ที่ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เจลลี่
	1	2	3	4	
3	8.15±0.22	8.03±0.17	7.99±0.10	8.18±0.42	8.08±0.08 ^a
6	10.25±0.36	10.11±0.34	10.00±0.39	9.81±0.22	10.04±0.16 ^b
9	13.15±0.59	12.95±0.71	12.15±1.39	12.37±0.52	12.66±0.41 ^c
12	15.18±0.22	15.15±0.22	14.61±0.22	14.38±0.22	14.83±0.34 ^d
เจลลี่	11.68±2.69 ^a	11.56±2.71 ^a	11.19±2.46 ^a	11.19±2.37 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

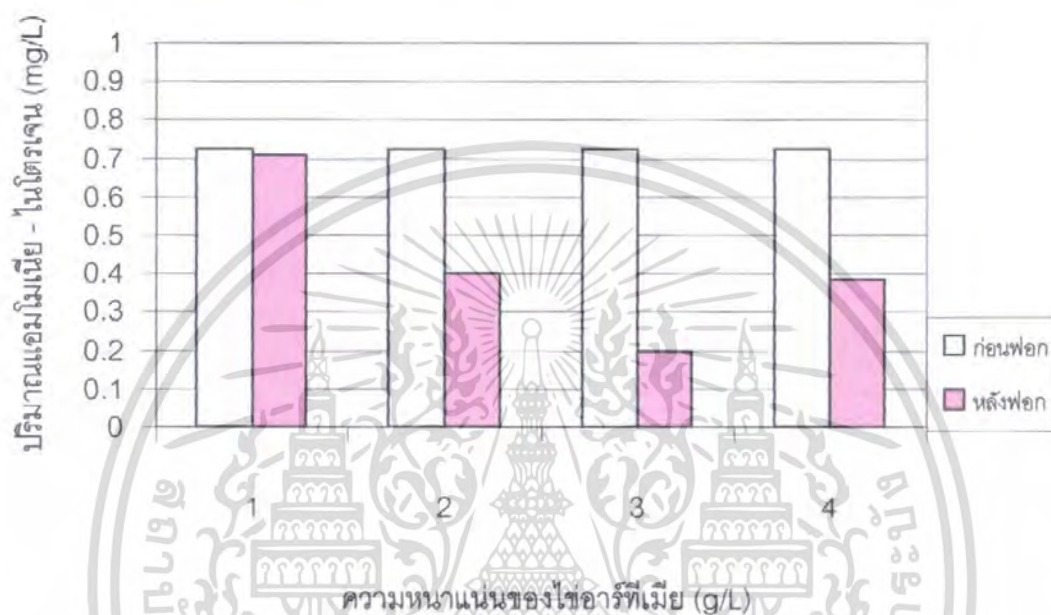
2.1.5. ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจน (ammonia - nitrogen)

ก่อนฟอกเปลือกไข่ ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเจลลี่ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าเท่ากับ 0.725, 0.646, 0.699 และ 0.509 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ และหลังจากฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย พบว่า ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเจลลี่เท่ากับ 0.423 ± 0.183 , 0.520 ± 0.061 , 0.578 ± 0.126 และ 0.559 ± 0.082 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ระดับความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย 1, 2, 3 และ 4 กรัมต่อลิตร ตามลำดับ จากกรนำปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนของแต่ละระดับความเข้มข้นและความหนาแน่นมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ในทุกระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (ภาพที่ 25-28, ตารางที่ 11-12)

2.1.6. ปริมาณไนโตรท์ - ไนโตรเจน (ammonia - nitrogen)

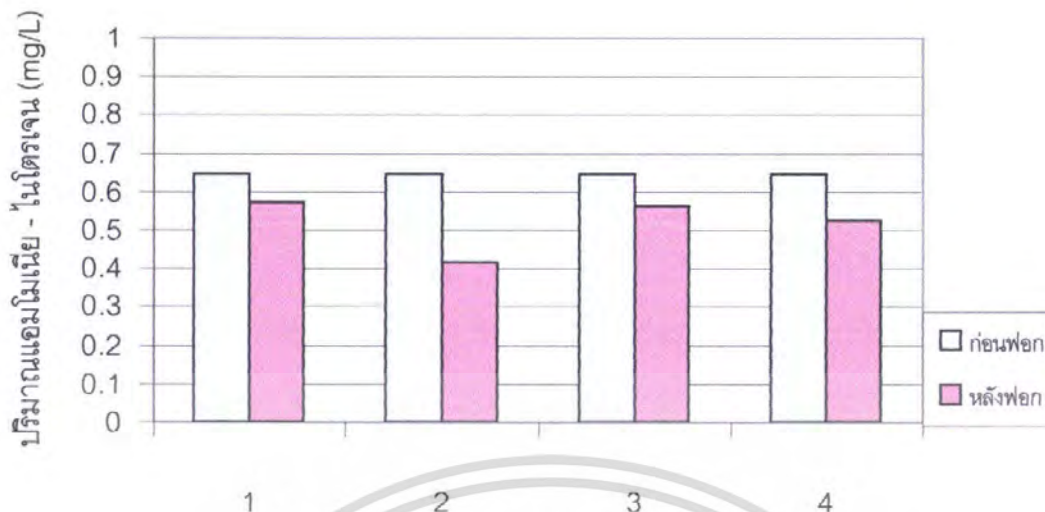
ก่อนฟอกเปลือกไข่ ปริมาณไนโตรท์ - ไนโตรเจนเจลลี่ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าเท่ากับ 0.529, 0.569, 0.760 และ 0.829 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ และหลังจากฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมีย พบว่า ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีปริมาณไนโตรท์ - ไนโตรเจนเจลลี่เท่ากับ 0.423 ± 0.183 , 0.520 ± 0.061 , 0.578 ± 0.126 และ 0.559 ± 0.082 มิลลิกรัมต่อลิตร ที่ระดับความหนาแน่นของไข่

อาร์ทีเมีย 1, 2, 3 และ 4 กรัมต่อลิตร ตามลำดับ จากการนำปริมาณไนโตรที่ - ไนโตรเจนของแต่ละระดับความเข้มข้นและความหนาแน่นมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่าทุกระดับความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) ส่วนที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) กับระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ (ภาพที่ 29-32, ตารางที่ 13-14)

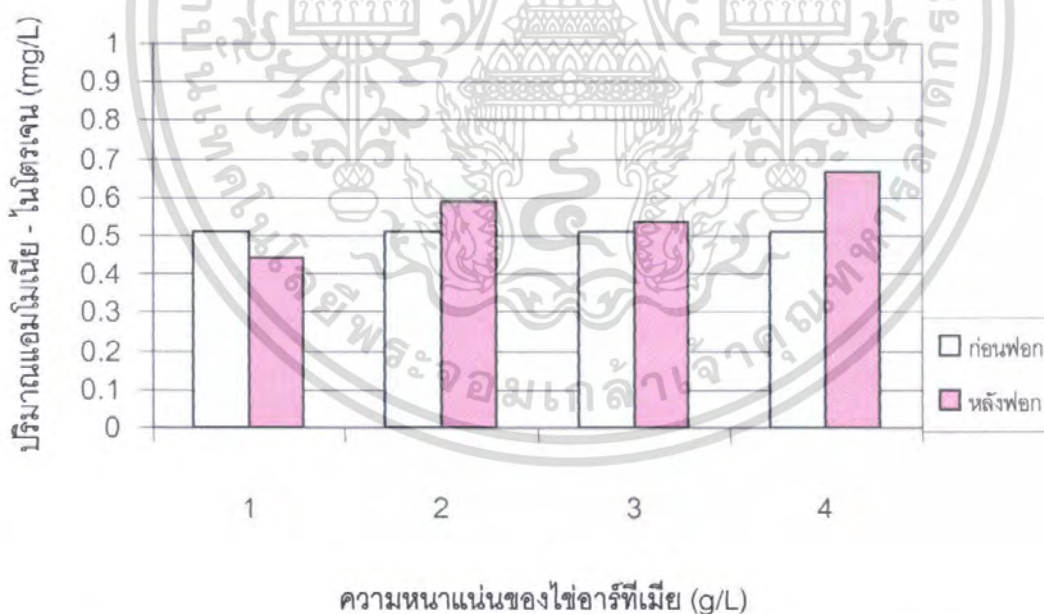


ภาพที่ 25 ปริมาณแอมโมเนีย-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

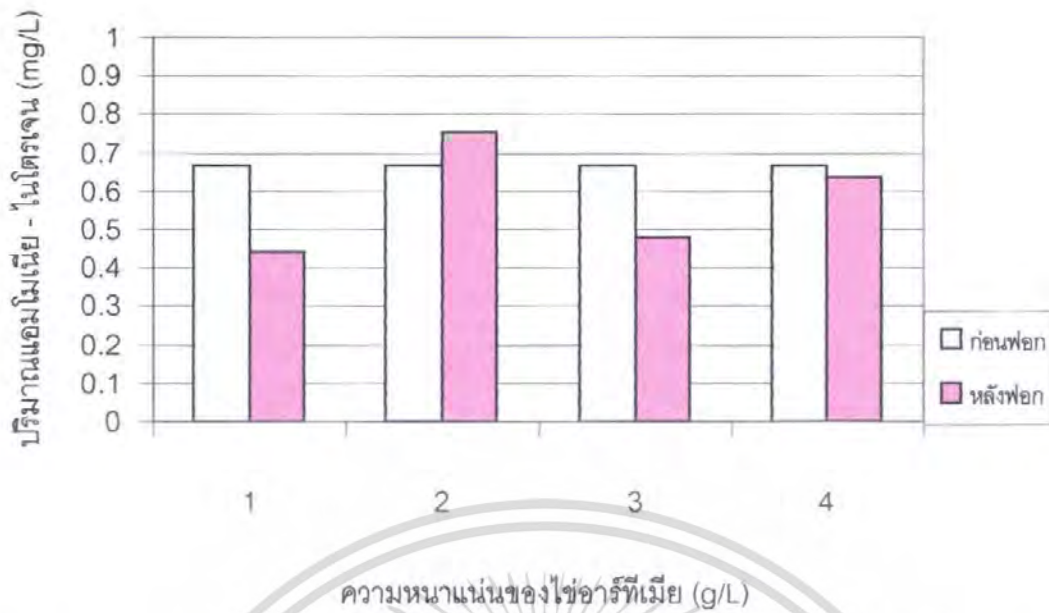


ภาพที่ 26 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอารีทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 27 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอารีทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 28 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 11 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเฉลี่ย (มิลลิกรัมต่อลิตร) ก่อนฟอกเปลี่ยนไซอาร์ทีเมียที่ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	0.725±0.146	0.725±0.146	0.725±0.146	0.725±0.146	0.725±0.00 ^a
6	0.646±0.224	0.646±0.224	0.646±0.224	0.646±0.224	0.646±0.00 ^{ab}
9	0.699±0.076	0.699±0.076	0.699±0.076	0.699±0.076	0.699±0.00 ^a
12	0.509±0.076	0.509±0.076	0.509±0.076	0.509±0.076	0.509±0.00 ^b
เฉลี่ย	0.645±0.083 ^a	0.645±0.083 ^a	0.645±0.083 ^a	0.645±0.083 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

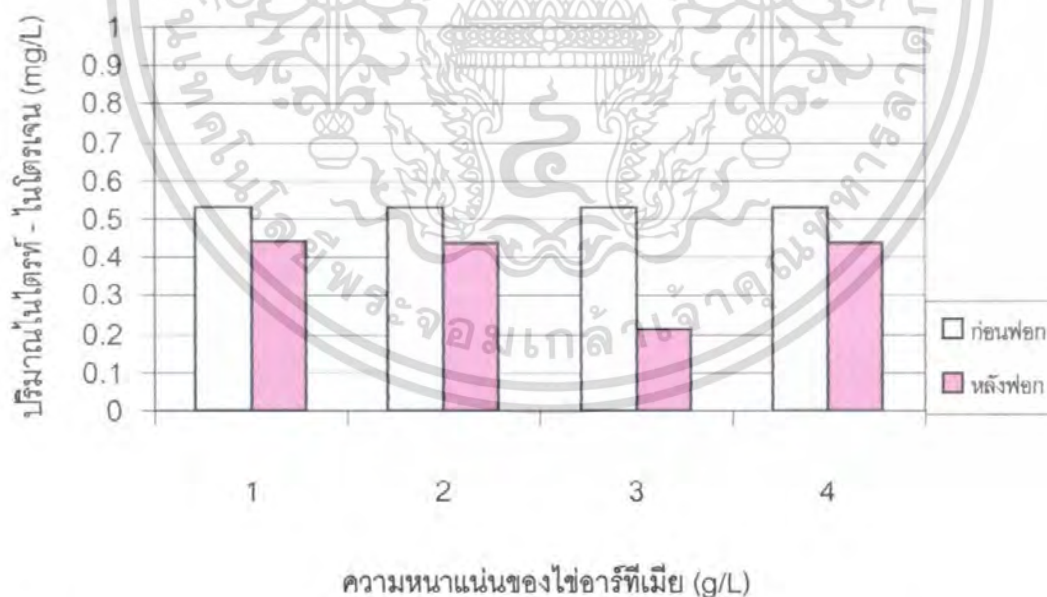
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 12 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเจลีย์ (มิลลิกรัมต่อลิตร) หลังฟอกเปลือกไซอาร์ที
 เมื่ยที่ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียรระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียร (กรัมต่อลิตร)				เจลีย์
	1	2	3	4	
3	0.710±0.217	0.400±0.369	0.200±0.142	0.388±0.306	0.423±0.183 ^a
6	0.572±0.274	0.419±0.326	0.562±0.216	0.526±0.116	0.520±0.061 ^a
9	0.441±0.263	0.756±0.190	0.480±0.338	0.636±0.230	0.578±0.126 ^a
12	0.444±0.125	0.587±0.125	0.534±0.125	0.699±0.125	0.599±0.082 ^a
เจลีย์	0.542±0.111 ^a	0.541±0.144 ^a	0.444±0.144 ^a	0.555±0.110 ^a	

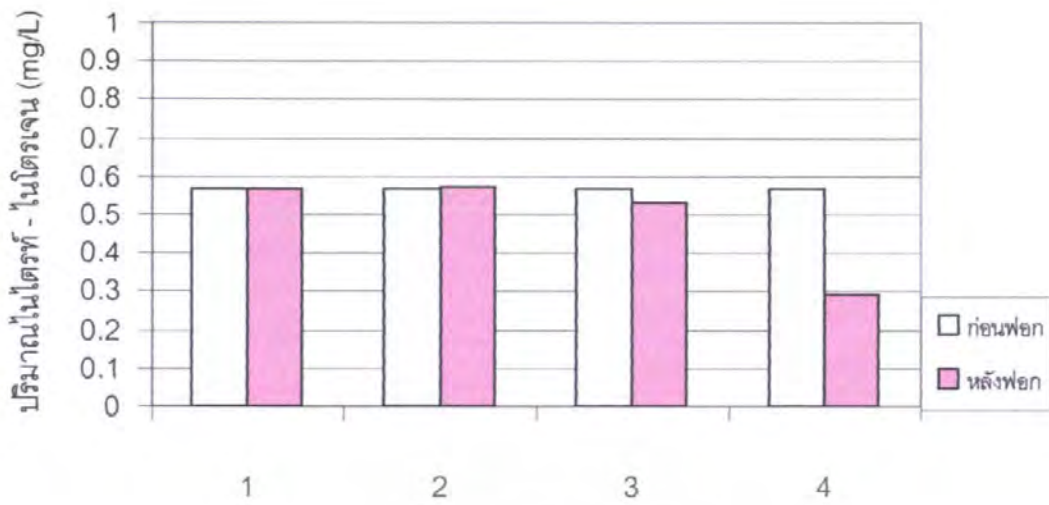
หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)



ภาพที่ 29 ปริมาณไนโตรเจน - ไนโตรเจนเจลีย์และความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียรที่ระดับความ
 เข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

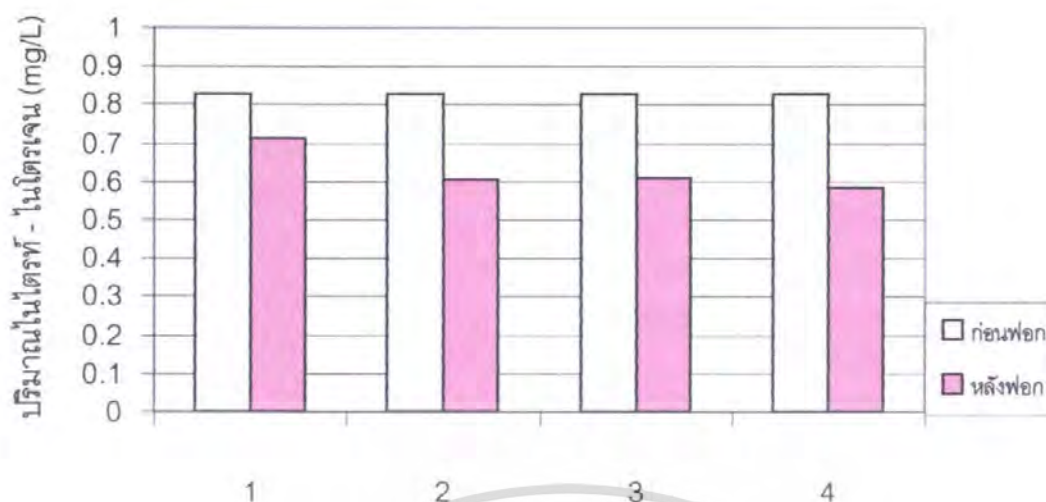


ภาพที่ 30 ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไชอาร์ทิเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 31 ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไชอาร์ทิเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมีย (g/L)

ภาพที่ 32 ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 13 ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจนเฉลี่ย (มิลลิกรัมต่อลิตร) ก่อนฟอกเปลือกไซเออร์ทีเมียที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซเออร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	0.529±0.125	0.529±0.125	0.529±0.125	0.529±0.125	0.529±0.00 ^a
6	0.569±0.172	0.569±0.172	0.569±0.172	0.569±0.172	0.569±0.00 ^a
9	0.760±0.206	0.760±0.206	0.760±0.206	0.760±0.206	0.760±0.00 ^b
12	0.829±0.110	0.829±0.110	0.829±0.110	0.829±0.110	0.829±0.00 ^b
เฉลี่ย	0.672±0.126 ^a	0.672±0.126 ^a	0.672±0.126 ^a	0.672±0.126 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 14 ปริมาณไนโตรเจน – ไนโตรเจนเฉลี่ย (มิลลิกรัมต่อลิตร) หลังฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียที่
ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
3	0.444±0.145	0.440±0.186	0.212±0.080	0.440±0.186	0.384±0.099 ^a
6	0.568±0.126	0.571±0.117	0.533±0.172	0.293±0.096	0.491±0.115 ^{ab}
9	0.559±0.086	0.609±0.063	0.609±0.073	0.471±0.140	0.562±0.056 ^{bc}
12	0.711±0.042	0.605±0.086	0.610±0.114	0.585±0.035	0.628±0.049 ^c
เฉลี่ย	0.571±0.095 ^a	0.557±0.067 ^a	0.491±0.164 ^a	0.447±0.104 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

2.2 ก่อนและหลังพักเป็นตัวอ่อนที่เวลา 24 ชั่วโมง

2.2.1 อุณหภูมิ

ก่อนการทดลอง อุณหภูมิจะมีค่าเท่ากับ 29.2 องศาเซลเซียส ในทุกชุดการทดลอง และเมื่อสิ้นสุดการทดลอง อุณหภูมิในแต่ละชุดการทดลองมีค่าใกล้เคียงกัน คือ อยู่ในช่วง 29.4 – 29.7 องศาเซลเซียส จากการนำอุณหภูมิในแต่ละชุดการทดลองมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า อุณหภูมิในแต่ละชุดการทดลอง ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ดังภาพที่ 33-37, ตารางที่ 15-16)

2.2.2 ความเป็นกรดเป็นด่าง (pH)

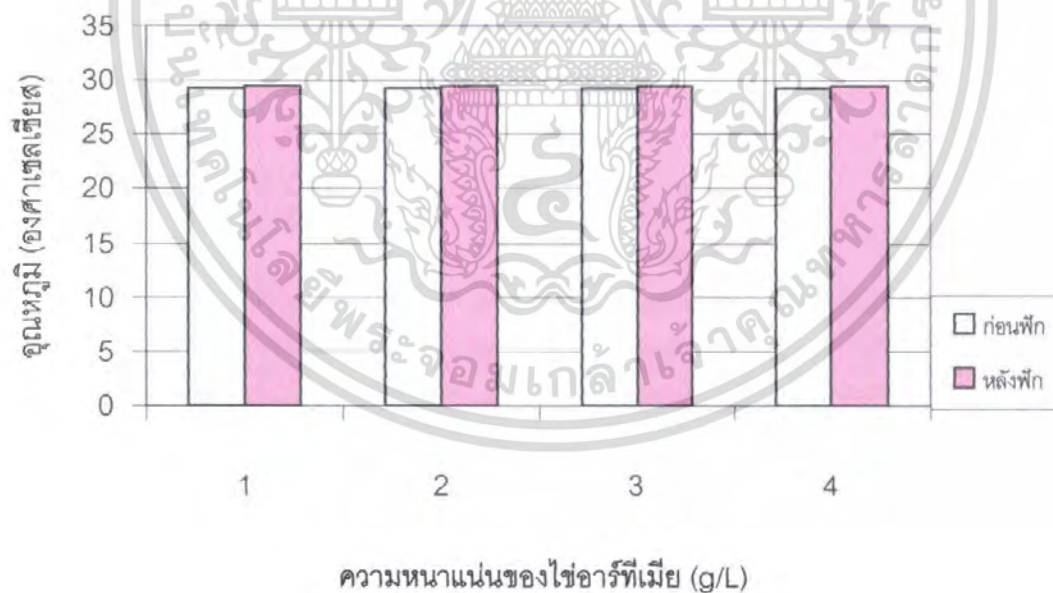
ก่อนการทดลอง ความเป็นกรดเป็นด่างมีค่าเท่ากับ 8.15 ในทุกชุดการทดลอง และเมื่อสิ้นสุดการทดลอง พบว่า ชุดควบคุม มีค่าความเป็นกรดเป็นด่างสูงที่สุดเท่ากับ 7.64 ส่วนชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ ค่าความเป็นกรดเป็นด่างมีค่าเฉลี่ยเท่ากับ 7.64 ± 0.00 , 7.37 ± 0.00 , 7.29 ± 0.01 และ 7.42 ± 0.01 ตามลำดับ ดังนั้นจากการทดลองจะเห็นได้ว่า เมื่อสิ้นสุดการทดลอง ค่าความเป็นกรดเป็นด่างมีการลดลงจากก่อนการทดลอง จากการนำค่าความเป็นกรดเป็นด่างในแต่ละชุดการทดลองมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) แต่มีความแตก

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับชุดควบคุม ส่วนที่ระดับความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) จึงสรุปได้ว่า การฟอกเปลือกไซด้วยน้ำยาฟอกขาวมีผลทำให้ค่าความเป็นกรดเป็นด่างลดลง (ภาพที่ 38-42, ตารางที่ 17-18)

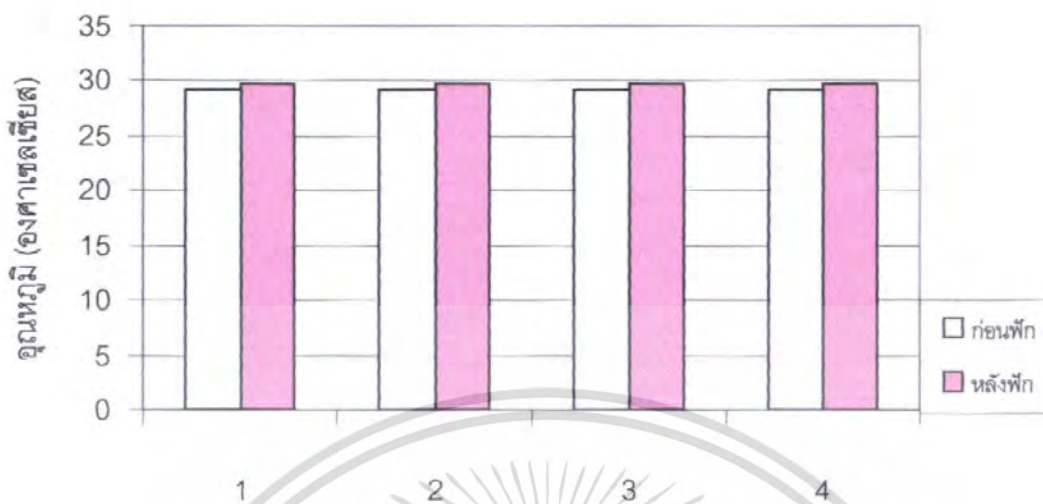
2.2.3 ความนำไฟฟ้า (conductivity)

ก่อนการทดลอง ความนำไฟฟ้ามีค่าเท่ากับ 9.44 ไมโครซีเมนส์ต่อเซนติเมตร ในทุกชุดการทดลอง เมื่อสิ้นสุดการทดลอง ความนำไฟฟ้าของชุดควบคุมและชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไซด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าเท่ากับ 9.43 ± 0.00 , 9.20 ± 0.13 , 9.40 ± 0.15 , 9.22 ± 0.19 และ 9.36 ± 0.04 ไมโครซีเมนส์ต่อเซนติเมตร ตามลำดับ จากการนำค่าความนำไฟฟ้าในแต่ละชุดการทดลองมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ความนำไฟฟ้าในแต่ละชุดการทดลอง ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ดังนั้นจึงสรุปได้ว่าการฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียไม่มีผลทำให้ค่าความนำไฟฟ้ามีการเปลี่ยนแปลง (ภาพที่ 43-47, ตารางที่ 19-20)

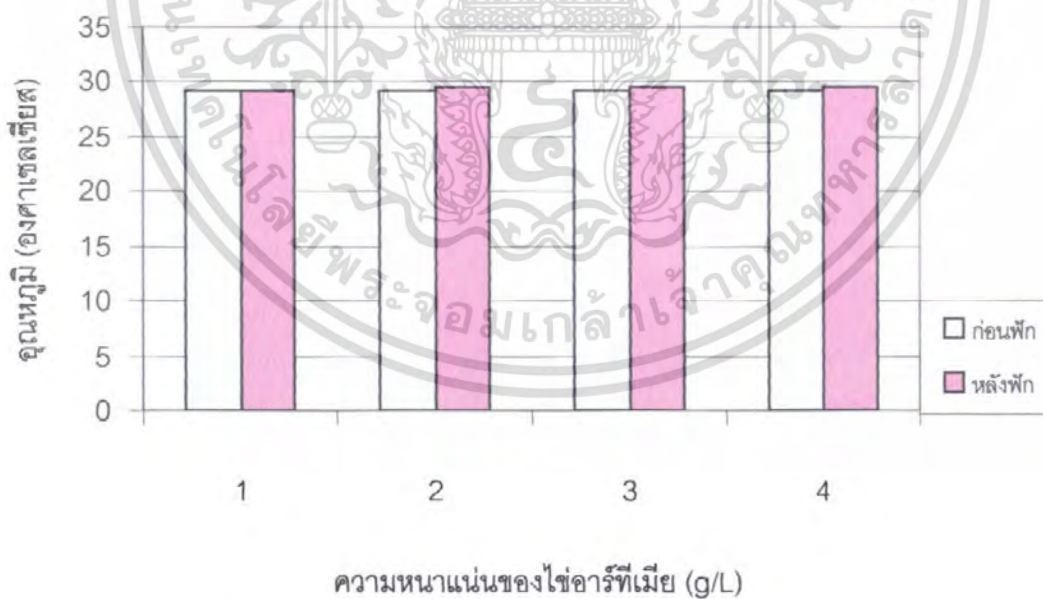


ภาพที่ 33 อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียของชุดควบคุม

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

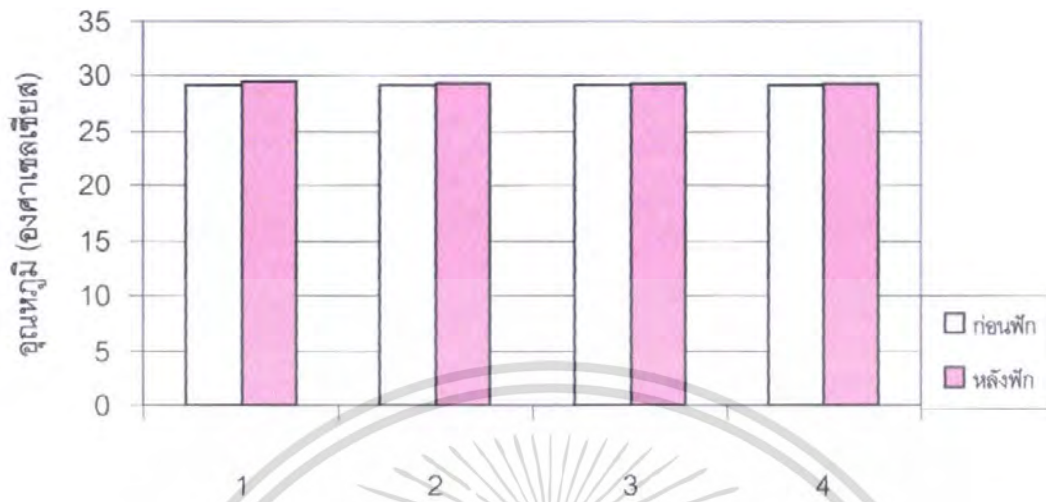


ภาพที่ 34 อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

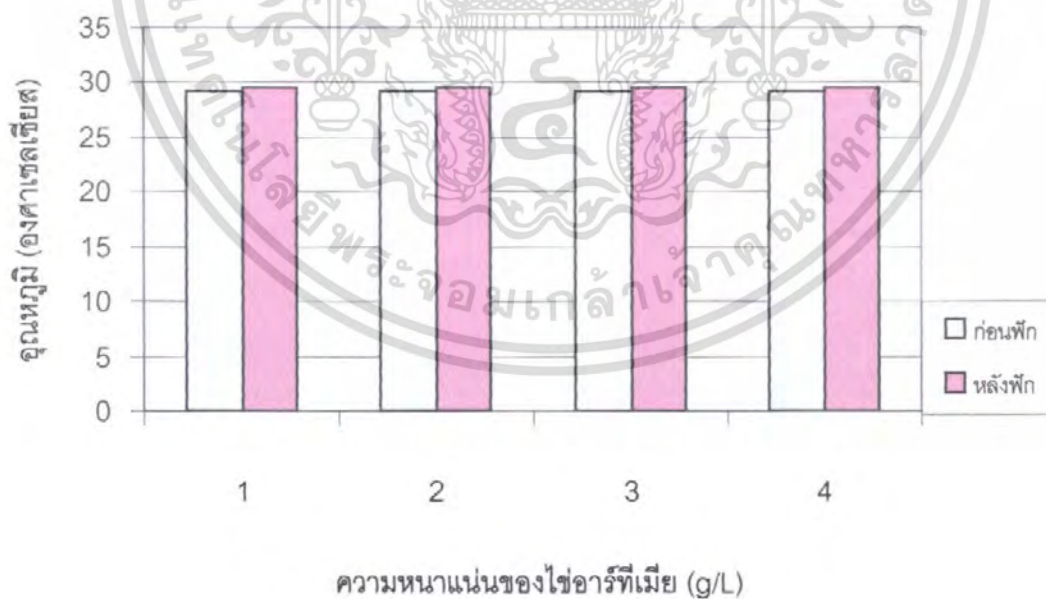


ภาพที่ 35 อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 36 อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 37 อุณหภูมิเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 15 อุณหภูมิเฉลี่ย (องศาเซลเซียส) ก่อนพักเป็นตัวอ่อนที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว และความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียในระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±0.00 ^a
3	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±0.00 ^a
6	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±0.00 ^a
9	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±0.00 ^a
12	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±1.38	29.2±0.00 ^a
เฉลี่ย	29.2±0.00 ^a	29.2±0.00 ^a	29.2±0.00 ^a	29.2±0.00 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

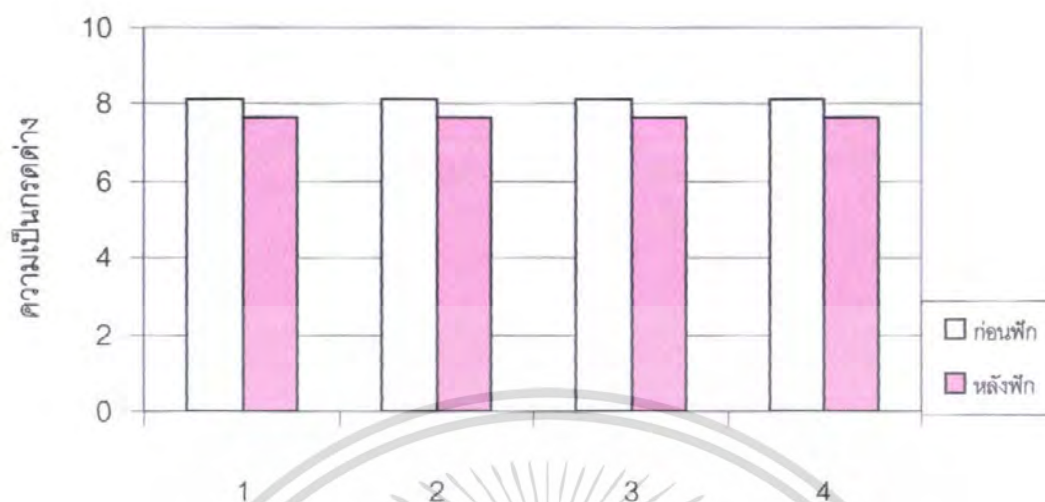
ตารางที่ 16 อุณหภูมิเฉลี่ย (องศาเซลเซียส) หลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียในระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	29.6±0.71	29.6±0.71	29.6±0.71	29.6±0.71	29.6±0.00 ^a
3	29.7±0.76	29.7±0.76	29.7±0.76	29.7±0.76	29.7±0.00 ^a
6	29.2±0.70	29.6±0.76	0.711±0.042	29.7±0.76	29.5±0.00 ^a
9	29.5±0.70	29.4±0.70	29.4±0.70	29.4±0.70	29.4±0.00 ^a
12	29.5±0.70	29.5±0.70	29.5±0.70	29.5±0.70	29.5±0.00 ^a
เฉลี่ย	29.5±0.19 ^a	29.6±0.11 ^a	29.6±0.11 ^a	29.6±0.11 ^a	

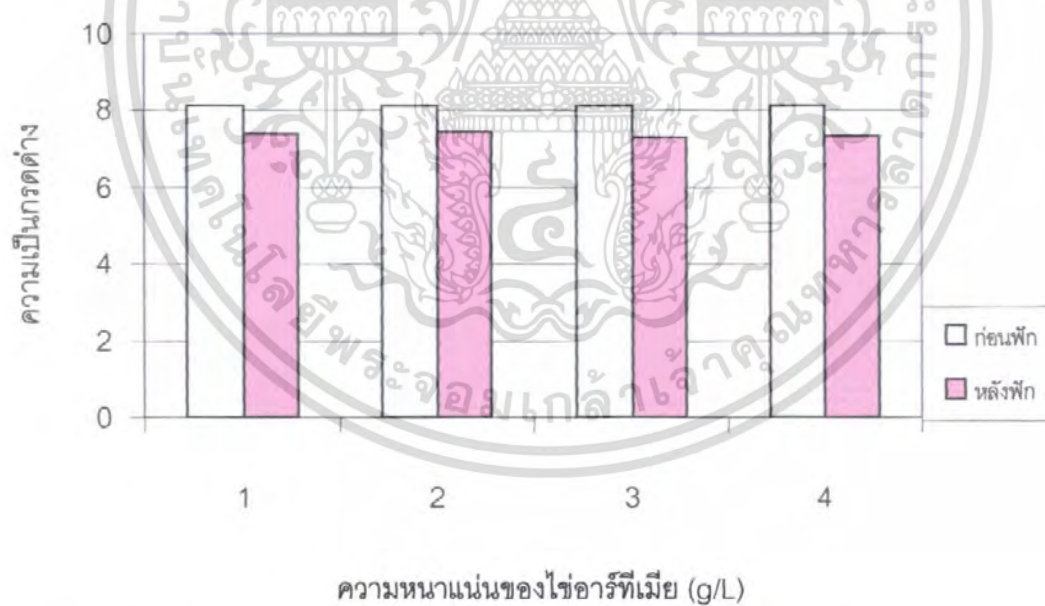
หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 38 ความแตกต่างและค่าความหนาแน่นของไซอิฐที่เมื่อยของชุดควบคุม

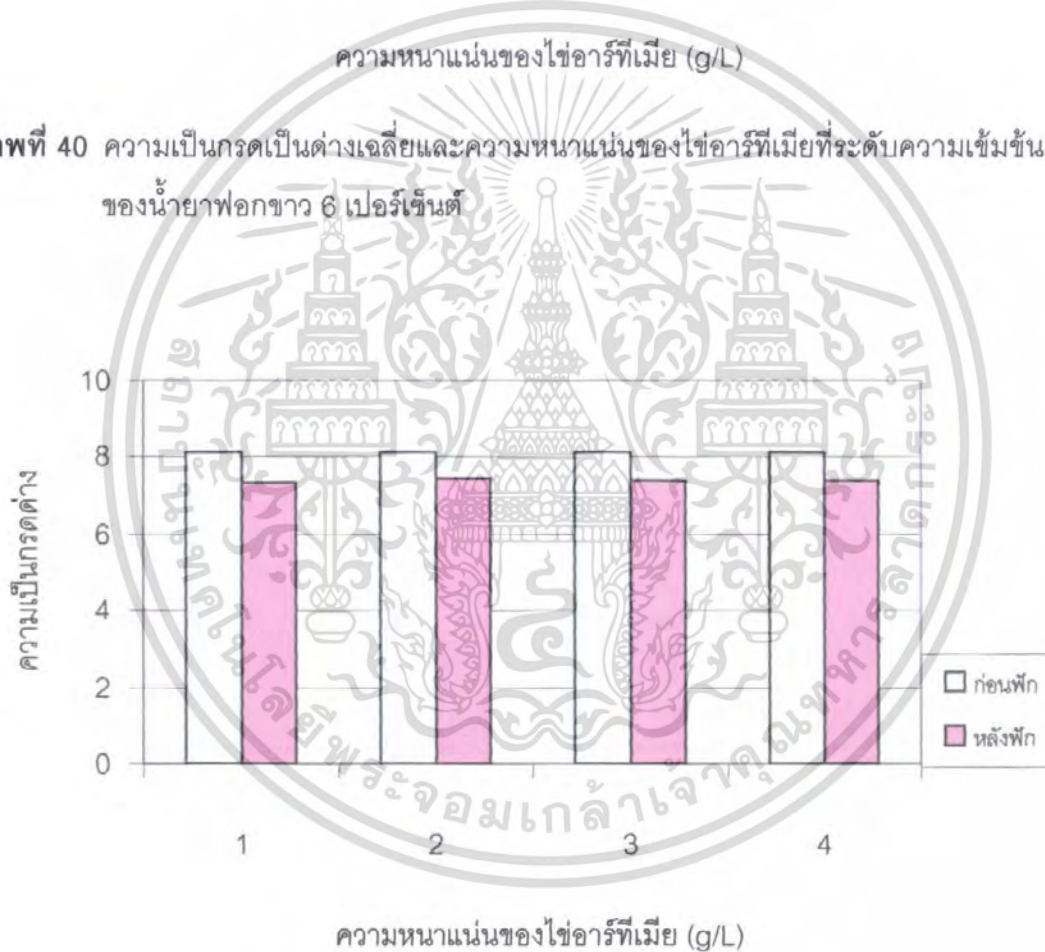


ภาพที่ 39 ความแตกต่างและค่าความหนาแน่นของไซอิฐที่เมื่อยที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

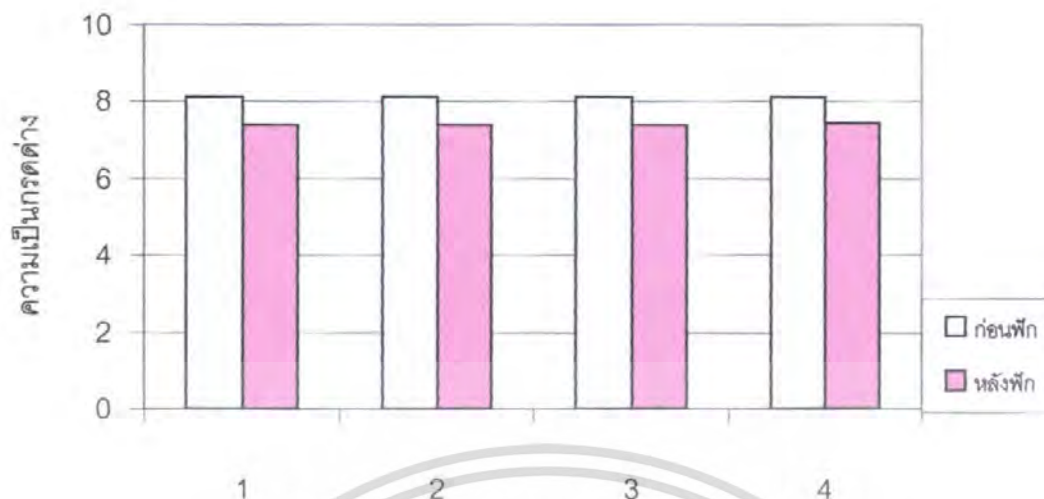


ภาพที่ 40 ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 41 ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 42 ความแตกต่างเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอิอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 17 ความแตกต่างเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยก่อนฟักเป็นตัวอ่อนที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอิอาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอิอาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37 ^a
3	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37 ^a
6	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37 ^a
9	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37 ^a
12	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37	8.15±0.37 ^a
เฉลี่ย	8.15±0.37 ^a	8.15±0.37 ^a	8.15±0.37 ^a	8.15±0.37 ^a	8.15±0.37 ^a

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

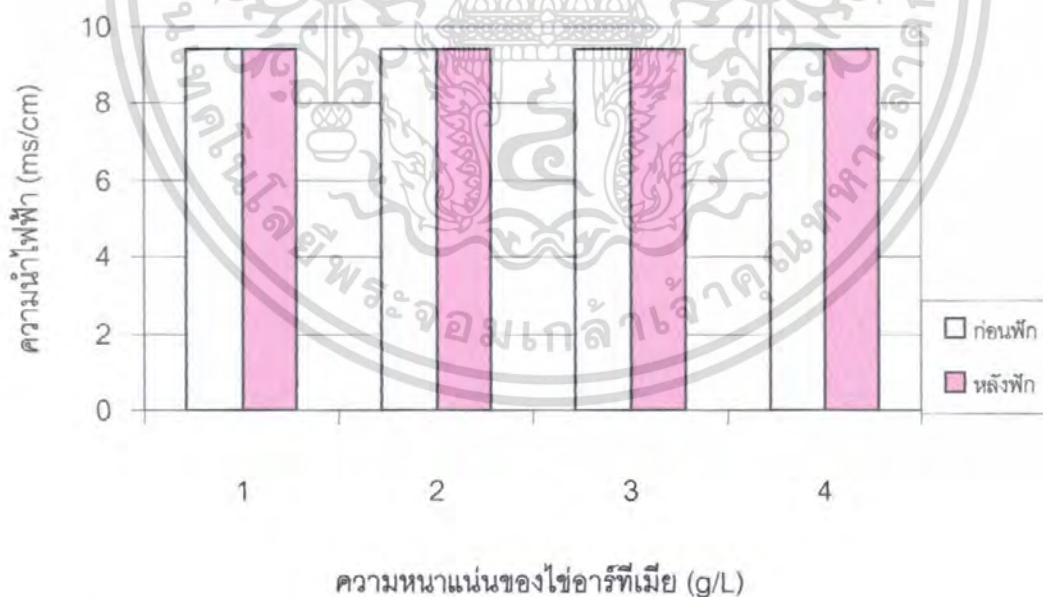
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 18 ความเป็นกรดเป็นด่างเฉลี่ยหลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียในระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	7.64±0.04	7.64±0.04	7.64±0.04	7.64±0.04	7.64±0.00 ^a
3	7.41±0.08	7.41±0.08	7.34±0.08	7.32±0.08	7.37±0.04 ^b
6	7.31±0.02	7.29±0.06	7.28±0.07	7.27±0.03	7.29±0.01 ^b
9	7.32±0.08	7.47±0.27	7.41±0.15	7.40±0.07	7.40±0.05 ^b
12	7.41±0.08	7.40±0.11	7.42±0.13	7.44±0.16	7.42±0.01 ^b
เฉลี่ย	7.36±0.14 ^a	7.39±0.06 ^a	7.38±0.06 ^a	7.38±0.07 ^a	

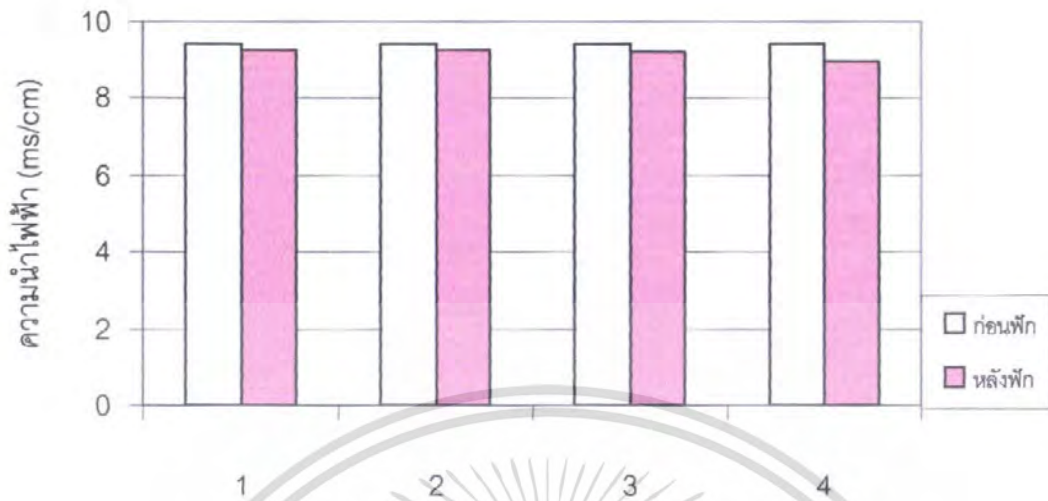
หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)



ภาพที่ 43 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียของชุดควบคุม

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

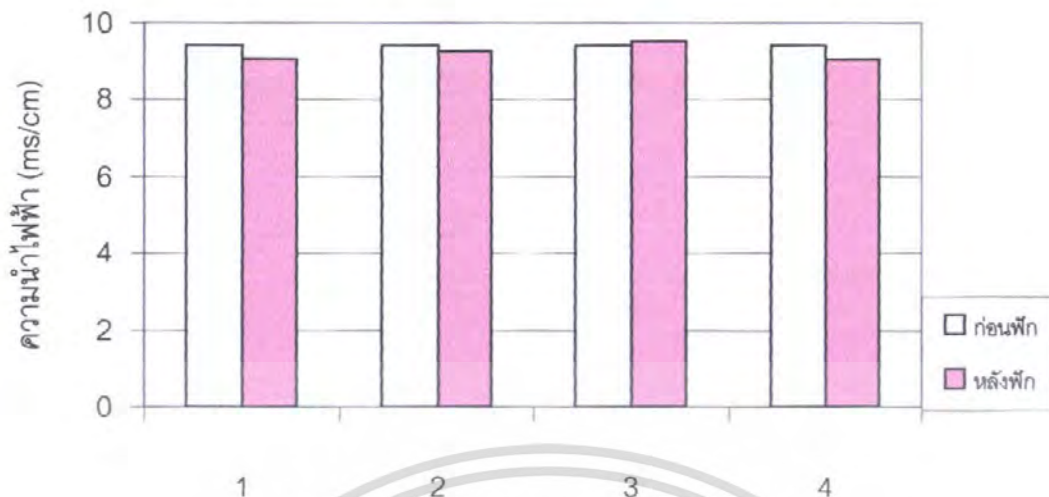


ภาพที่ 44 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

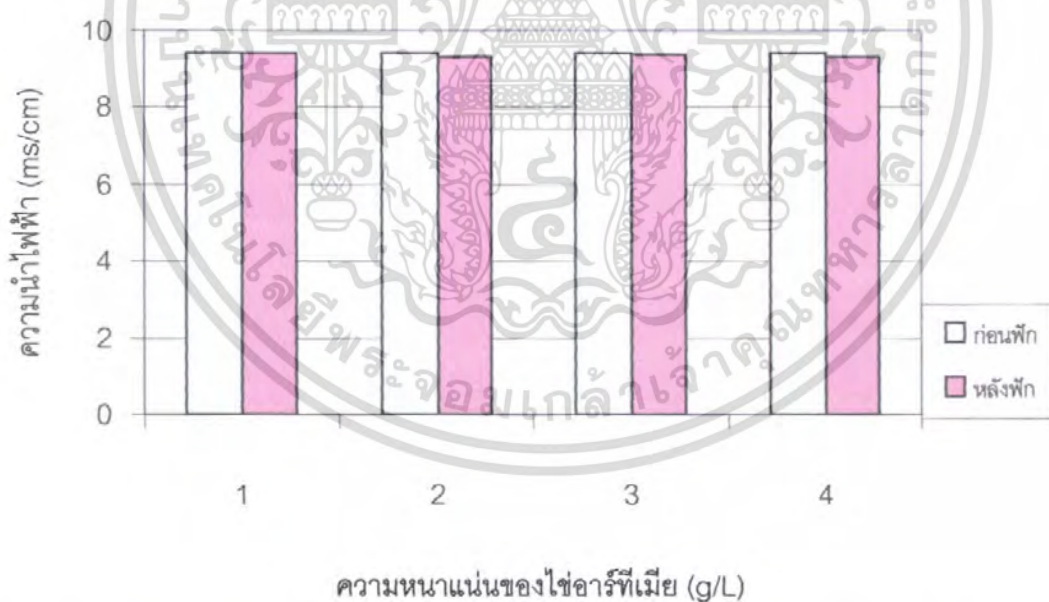


ภาพที่ 45 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 46 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 47 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 19 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ย (ไมโครซีเมนต์ต่อเซนติเมตร) ก่อนพักเป็นตัวอ่อนที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.00 ^a
3	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.00 ^a
6	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.00 ^a
9	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.00 ^a
12	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.98	9.44±0.00 ^a
เฉลี่ย	9.44±0.00 ^a	9.44±0.00 ^a	9.44±0.00 ^a	9.44±0.00 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

ตารางที่ 20 ความนำไฟฟ้าเฉลี่ย (ไมโครซีเมนต์ต่อเซนติเมตร) หลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	9.43±0.92	9.43±0.92	9.43±0.92	7.64±0.92	9.43±0.00 ^a
3	9.29±0.71	9.29±0.71	9.23±0.65	7.32±0.49	9.20±0.13 ^a
6	9.45±0.72	9.57±0.77	9.43±0.61	7.27±0.49	9.40±0.15 ^a
9	9.06±0.73	9.27±0.63	9.51±0.67	7.40±0.66	9.22±0.19 ^a
12	9.43±0.58	9.33±0.62	9.35±0.56	7.44±0.56	9.36±0.04 ^a
เฉลี่ย	9.31±0.16 ^a	9.37±0.12 ^a	9.38±0.10 ^a	7.38±0.14 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2.2.4 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ (total dissolved solid)

ก่อนการทดลอง ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ มีค่าเท่ากับ 4.86 มิลลิกรัมต่อลิตร ในทุกชุดการทดลอง เมื่อสิ้นสุดการทดลอง ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำของชุดควบคุมและชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีค่าเท่ากับ 4.73 ± 0.00 , 4.61 ± 0.07 , 4.71 ± 0.07 , 4.62 ± 0.10 และ 4.68 ± 0.02 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ จากการนำค่าปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำในแต่ละชุดการทดลองมาวิเคราะห์ทางสถิติพบว่า ค่าปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำในแต่ละชุดการทดลอง ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) ดังนั้นจึงสรุปได้ว่าการฟอกเปลือกไข่อาร์ทีเมียไม่มีผลทำให้ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเปลี่ยนแปลง (ภาพที่ 48-52, ตารางที่ 21-22)

2.2.5 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจน (ammonia - nitrogen)

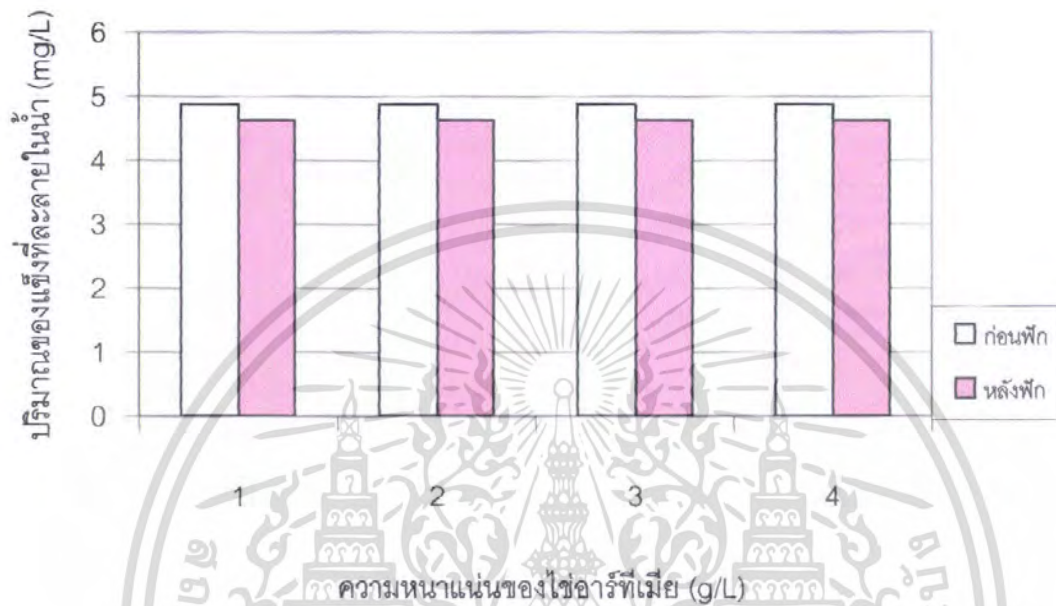
ก่อนการทดลอง ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจน มีค่าเท่ากับ 1.271 มิลลิกรัมต่อลิตร ในทุกชุดการทดลอง เมื่อสิ้นสุดการทดลอง ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนของชุดควบคุมและชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์มีค่าเท่ากับ 0.779 ± 0.000 , 0.444 ± 0.046 , 0.331 ± 0.083 , 0.363 ± 0.114 และ 0.594 ± 0.160 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ จากการนำค่าปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนในแต่ละชุดการทดลองมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ค่าปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนของชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับชุดควบคุม ในขณะที่ชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 6 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) กับชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 9 เปอร์เซ็นต์ (ภาพที่ 53-57, ตารางที่ 23-24)

2.2.6 ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจน (ammonia - nitrogen)

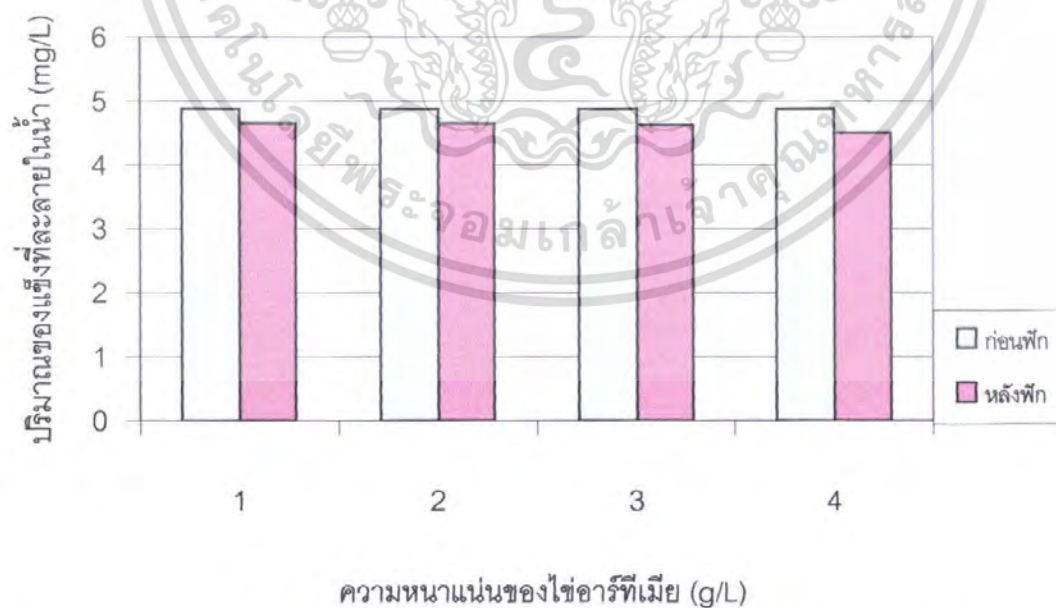
ก่อนการทดลอง ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจน มีค่าเท่ากับ 0.174 มิลลิกรัมต่อลิตร ในทุกชุดการทดลอง เมื่อสิ้นสุดการทดลอง ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจนของชุดควบคุมและชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 3, 6, 9 และ 12 เปอร์เซ็นต์มีค่าเท่ากับ 0.411 ± 0.000 , 0.331 ± 0.078 , 0.464 ± 0.021 , 0.320 ± 0.082 และ 0.254 ± 0.037 มิลลิกรัมต่อลิตร ตามลำดับ จากการนำค่าปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจนในแต่ละชุดการทดลองมาวิเคราะห์ทางสถิติ พบว่า ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจนของชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 6 เปอร์เซ็นต์ มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) กับชุดการ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 12เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่ปริมาณไนไตรท์ - ไนโตรเจนของควบคุมและชุดการทดลองที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาวที่ระดับความเข้มข้น 3 และ 9 เปอร์เซ็นต์ ไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P>0.05$) (ภาพที่ 58-62, ตารางที่ 25-26)

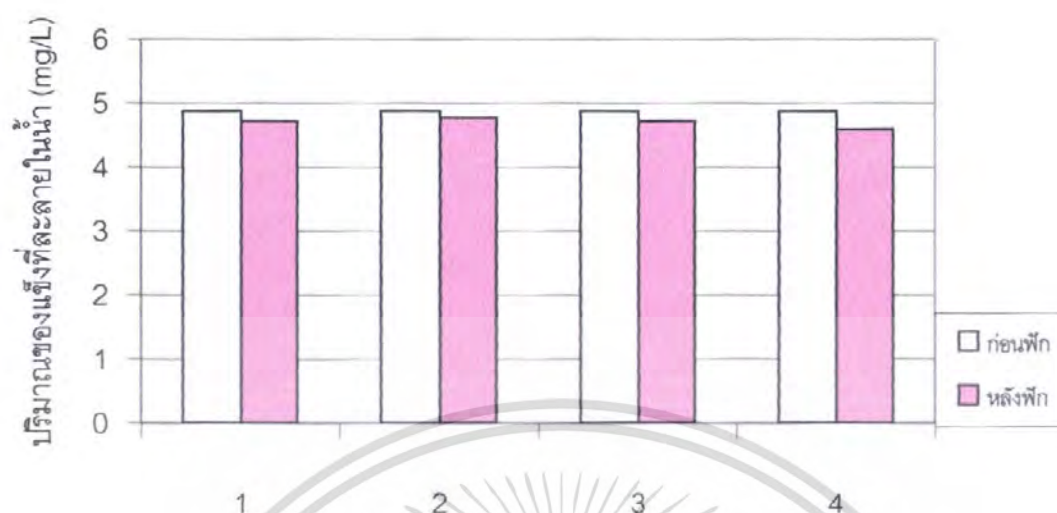


ภาพที่ 48 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไฮอาร์ทีเมียของชุดควบคุม

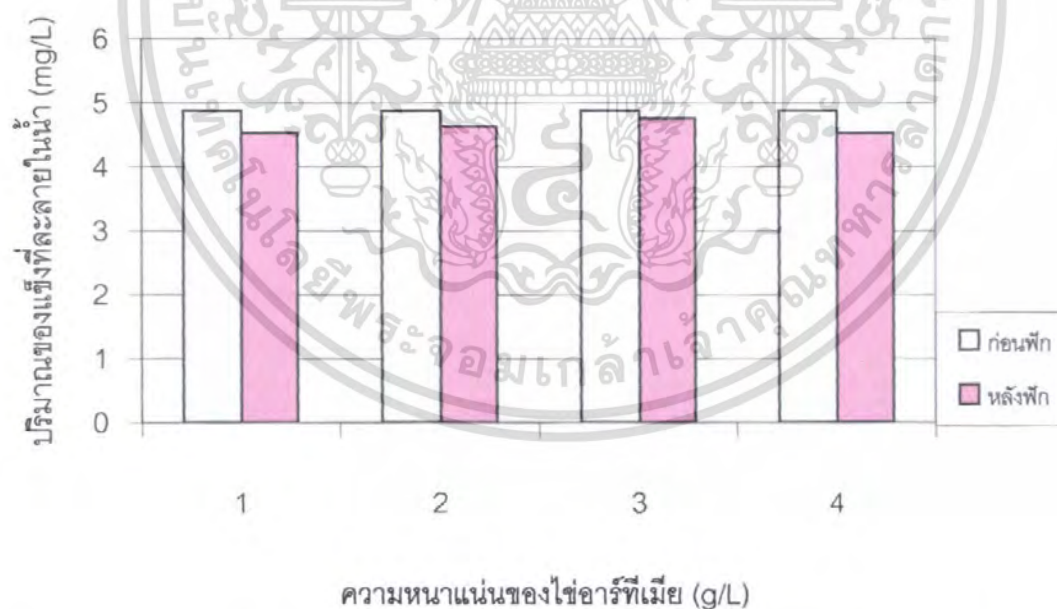


ภาพที่ 49 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเฉลี่ยและความหนาแน่นของไฮอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

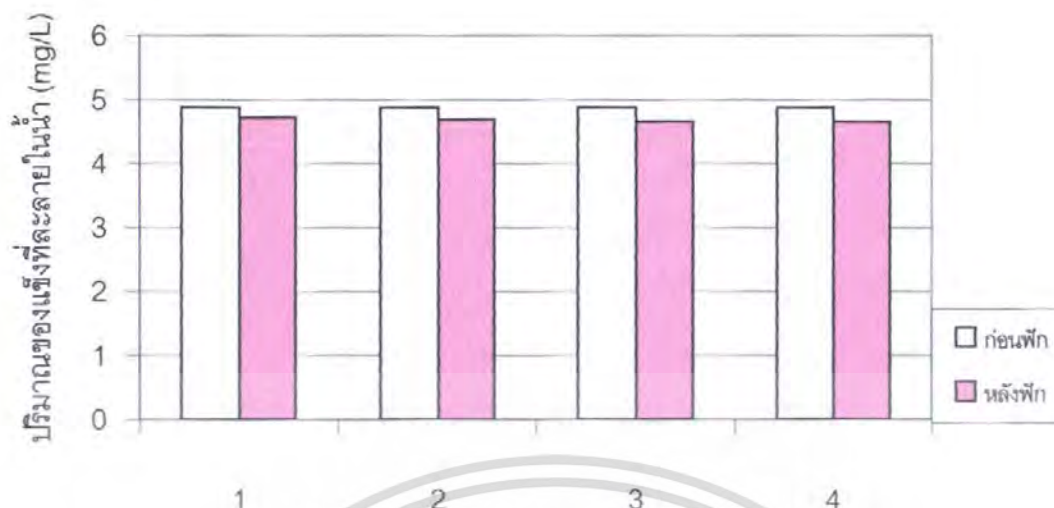


ภาพที่ 50 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเจลลี่และความหนาแน่นของไฮดรอกไซด์ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 51 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเจลลี่และความหนาแน่นของไฮดรอกไซด์ที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ความหนาแน่นของไฮดรอกซีเมียม (g/L)

ภาพที่ 52 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเจลลี่และความหนาแน่นของไฮดรอกซีเมียมที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 21 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเจลลี่ (มิลลิกรัมต่อลิตร) ก่อนพักเป็นตัวอ่อนที่ความเข้มข้นของน้ำยา ฟอกขาวและความหนาแน่นของไฮดรอกซีเมียมระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไฮดรอกซีเมียม (กรัมต่อลิตร)				เจลลี่
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.00 ^a
3	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.00 ^a
6	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.00 ^a
9	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.00 ^a
12	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.23	4.86±0.00 ^a
เจลลี่	4.86±0.00 ^a	4.86±0.00 ^a	4.86±0.00 ^a	4.86±0.00 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

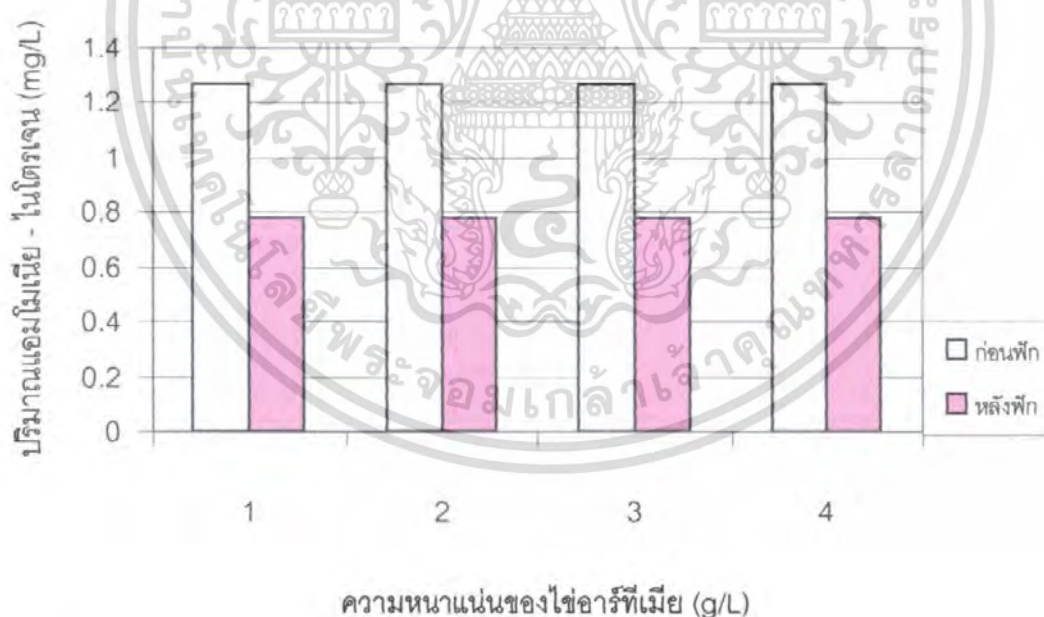
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 22 ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำเจลลี่ (มิลลิกรัมต่อลิตร) หลังพักเป็นตัวอย่างเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำตาลฟอกขาวและความหนาแน่นของไซอารีที่เมียบระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำตาลฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซอารีที่เมียบ (กรัมต่อลิตร)				เจลลี่
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	4.73±0.44	4.73±0.44	4.73±0.44	4.73±0.44	4.73±0.00 ^a
3	4.66±0.35	4.66±0.35	4.63±0.33	4.79±0.24	4.61±0.07 ^a
6	4.73±0.36	4.79±0.38	4.72±0.30	4.59±0.25	4.71±0.07 ^a
9	4.53±0.36	4.64±0.32	4.76±0.33	4.53±0.33	4.62±0.10 ^a
12	4.71±0.29	4.68±0.31	4.67±0.28	4.67±0.28	4.68±0.02 ^a
เจลลี่	4.66±0.08 ^a	4.69±0.06 ^a	4.70±0.05 ^a	4.57±0.07 ^a	

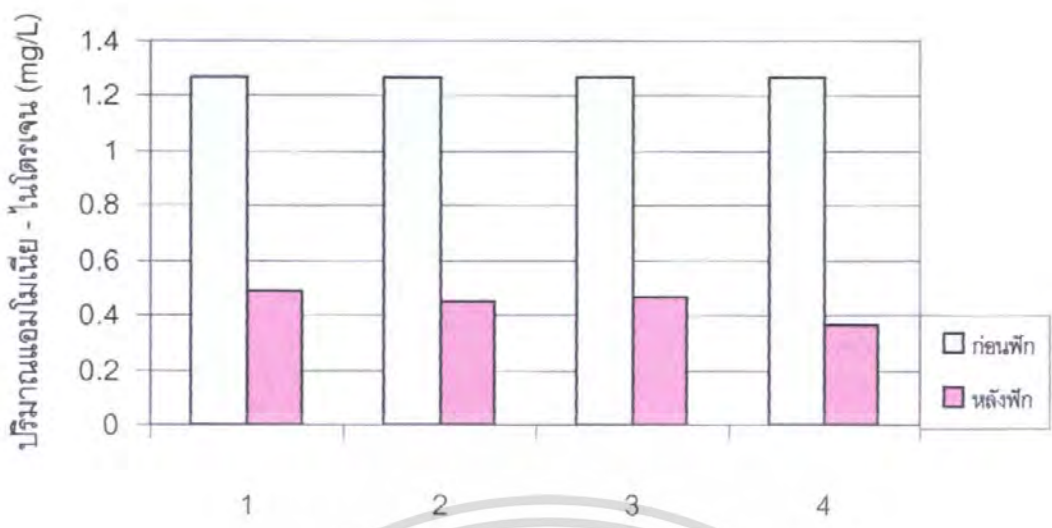
หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

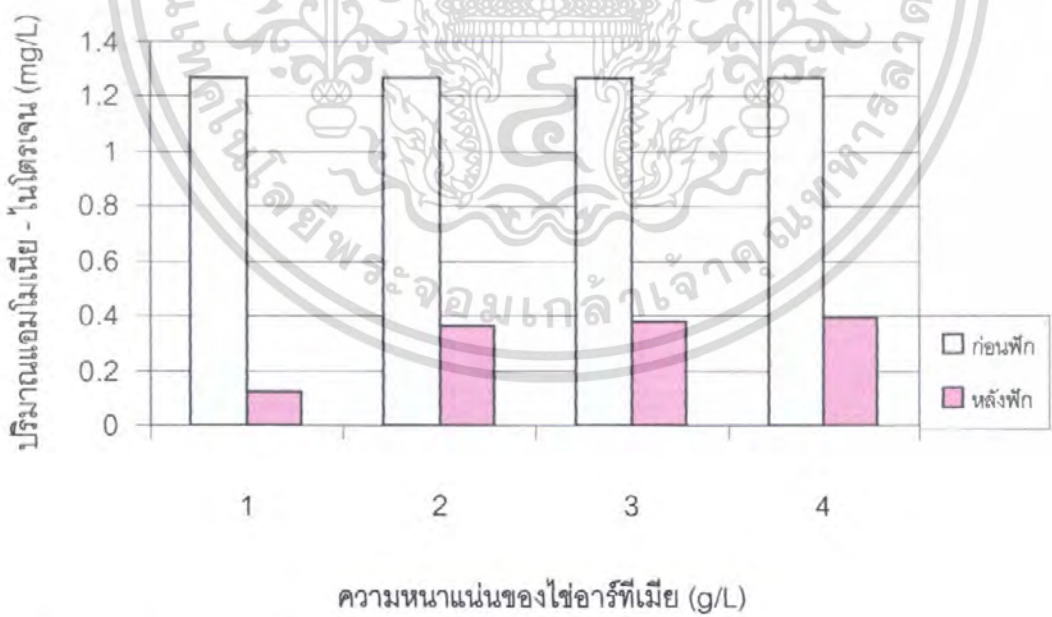


ภาพที่ 53 ปริมาณแอมโมเนีย – ไนโตรเจนเจลลี่ และ ความหนาแน่นของไซอารีที่เมียบของชุดควบคุม

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

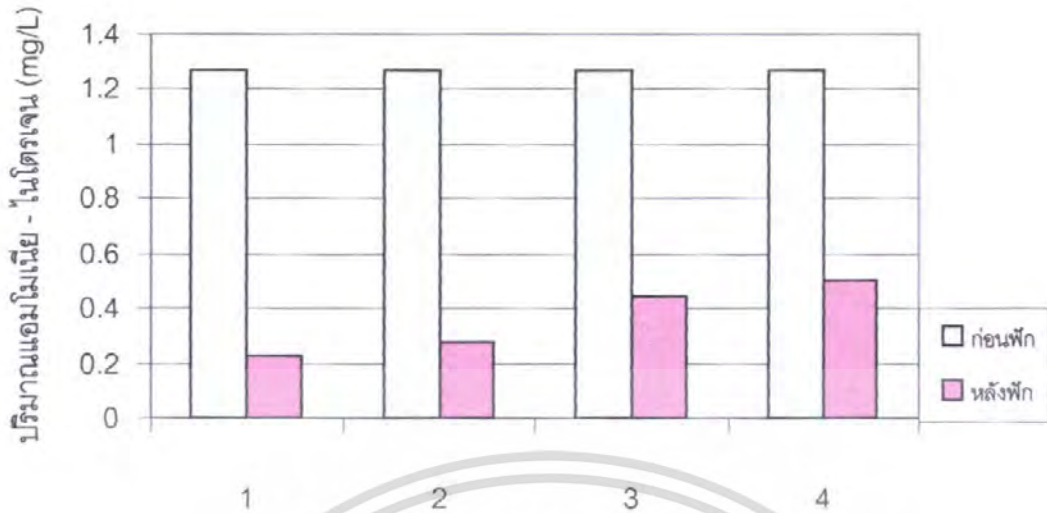


ภาพที่ 54 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

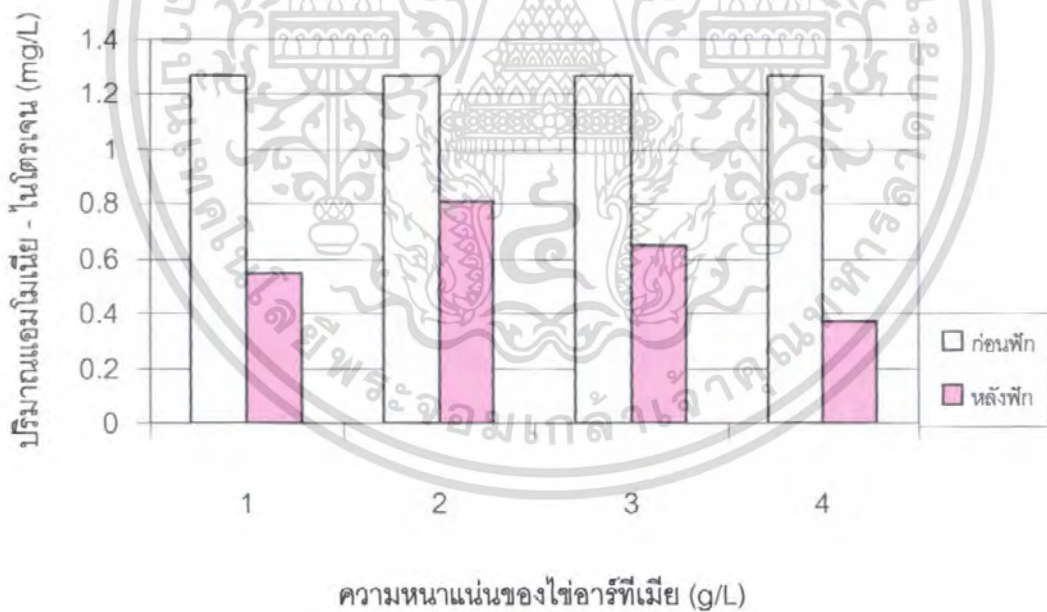


ภาพที่ 55 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 56 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 57 ปริมาณแอมโมเนีย - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 23 ปริมาณแอมโมเนีย –ไนโตรเจนเฉลี่ย (มิลลิกรัมต่อลิตร) ก่อนพักเป็นตัวอ่อนที่ความเข้มข้นของน้ำยา ฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.000 ^a
3	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.000 ^a
6	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.000 ^a
9	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.000 ^a
12	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.880	1.271±0.000 ^a
เฉลี่ย	1.271±0.000 ^a	1.271±0.000 ^a	1.271±0.000 ^a	1.271±0.000 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

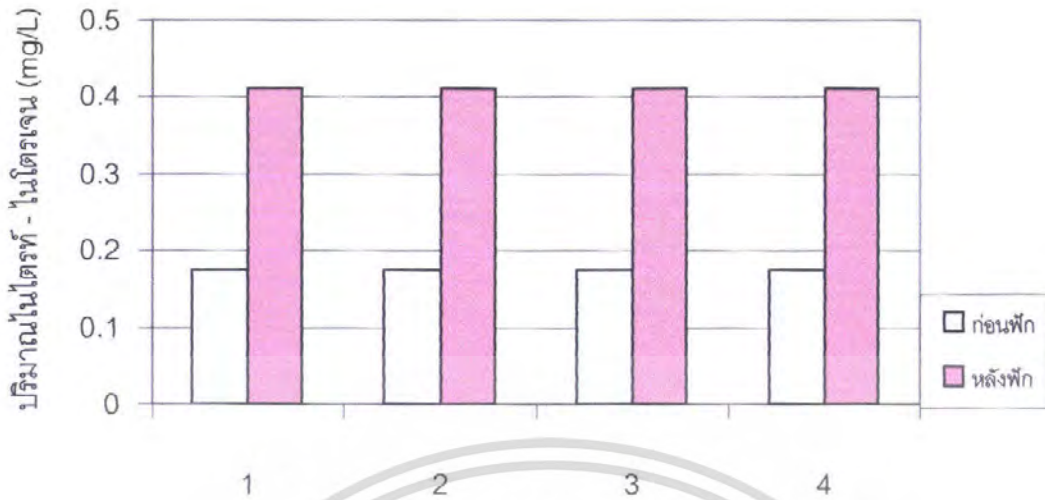
ตารางที่ 24 ปริมาณแอมโมเนีย –ไนโตรเจนเฉลี่ย (มิลลิกรัมต่อลิตร) หลังพักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	0.779±0.500	0.779±0.500	0.779±0.500	0.779±0.500	0.779±0.000 ^a
3	0.490±0.210	0.449±0.110	0.470±0.240	0.368±0.200	0.444±0.046 ^{ab}
6	0.188±0.060	0.364±0.090	0.377±0.220	0.396±0.210	0.331±0.083 ^b
9	0.229±0.040	0.364±0.260	0.442±0.160	0.505±0.140	0.363±0.114 ^b
12	0.547±0.400	0.274±0.880	0.652±0.540	0.369±0.270	0.594±0.160 ^{ab}
เฉลี่ย	0.364±0.157 ^a	0.808±0.203 ^a	0.485±0.102 ^a	0.410±0.056 ^a	

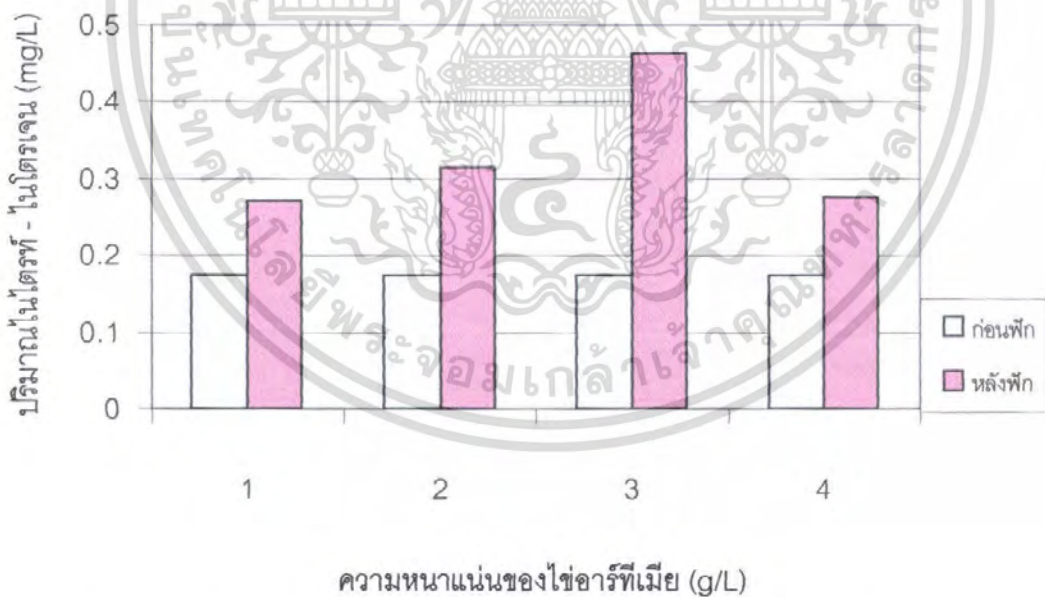
หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

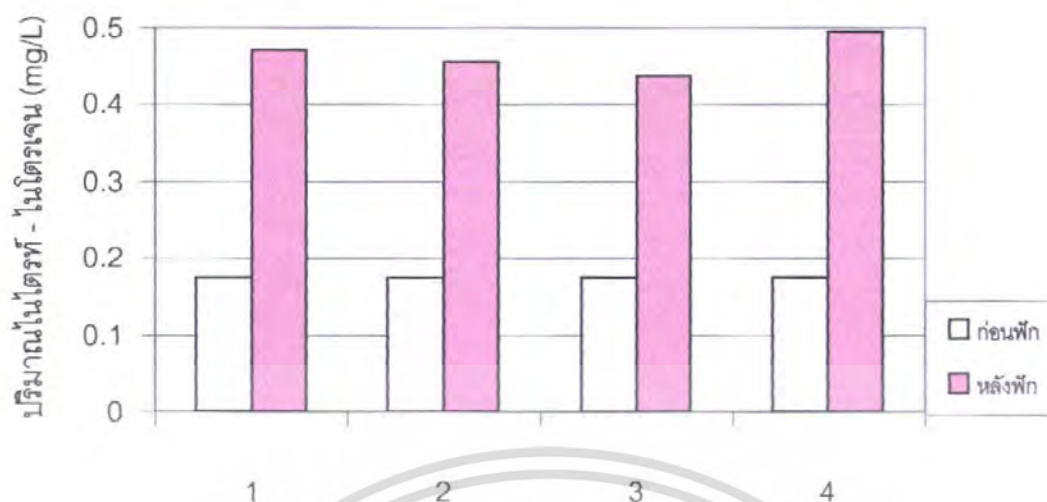


ภาพที่ 58 ปริมาณไนโตรเจน - ไนโตรเจนเจือยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียของชุดควบคุม

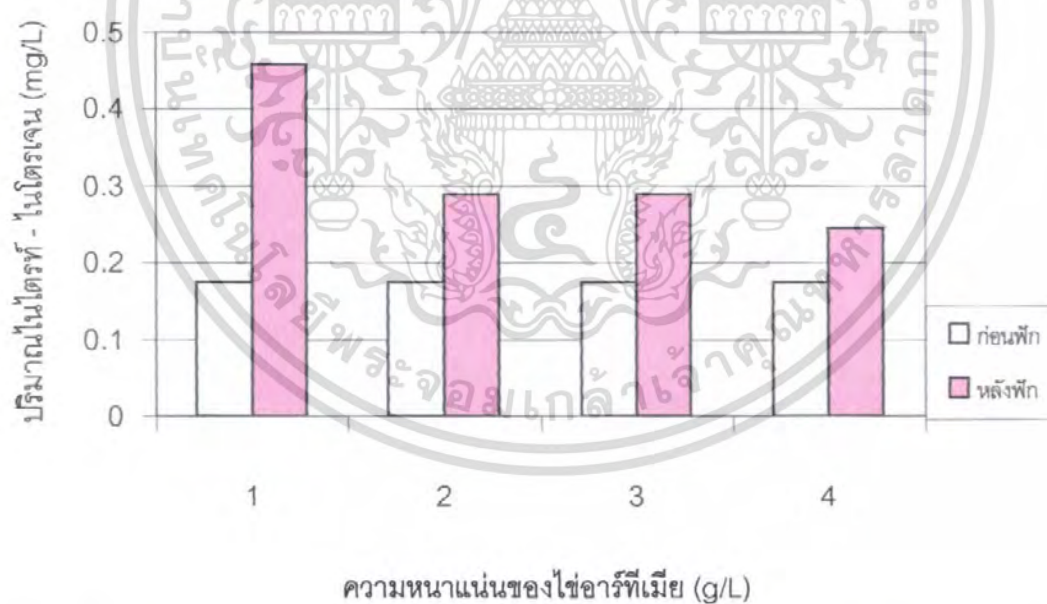


ภาพที่ 59 ปริมาณไนโตรเจน - ไนโตรเจนเจือยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 3 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

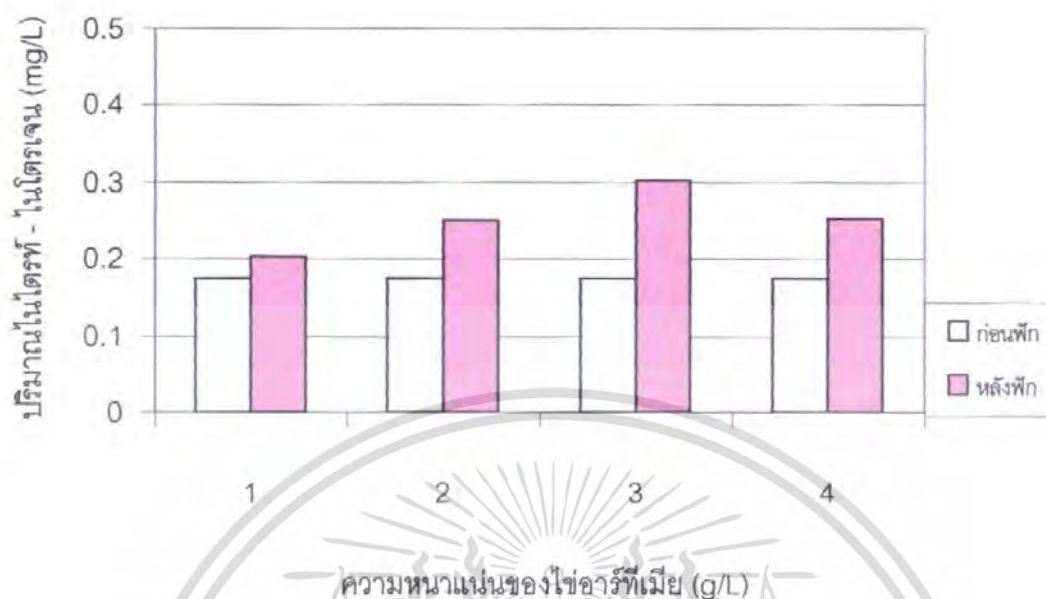


ภาพที่ 60 ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 6 เปอร์เซ็นต์



ภาพที่ 61 ปริมาณไนโตรเจน-ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซอาร์ทีเมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 9 เปอร์เซ็นต์

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 62 ปริมาณไนโตรเจน - ไนโตรเจนเฉลี่ยและความหนาแน่นของไซเออร์ที่เมียที่ระดับความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาว 12 เปอร์เซ็นต์

ตารางที่ 25 ปริมาณไนโตรเจน - ไนโตรเจนเฉลี่ย (มิลลิกรัมต่อลิตร) ก่อนพักเป็นตัวอ่อนที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไซเออร์ที่เมียระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไซเออร์ที่เมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.000 ^a
3	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.000 ^a
6	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.000 ^a
9	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.000 ^a
12	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.020	0.174±0.000 ^a
เฉลี่ย	0.174±0.000 ^a	0.174±0.000 ^a	0.174±0.000 ^a	0.174±0.000 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 26 ปริมาณไนโตรเจน - ไนโตรเจนเฉลี่ยหลังฟักเป็นตัวอ่อนเป็นเวลา 24 ชั่วโมงที่ความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวและความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมียในระดับต่างๆ

ความเข้มข้นของ น้ำยาฟอกขาว (%)	ความหนาแน่นของไข่อาร์ทีเมีย (กรัมต่อลิตร)				เฉลี่ย
	1	2	3	4	
ชุดควบคุม	0.411±0.280	0.411±0.280	0.411±0.280	0.411±0.280	0.411±0.000 ^{ab}
3	0.271±0.060	0.315±0.160	0.463±0.110	0.275±0.120	0.331±0.078 ^{ab}
6	0.471±0.170	0.455±0.160	0.437±0.190	0.494±0.110	0.464±0.021 ^a
9	0.458±0.260	0.290±0.140	0.288±0.100	0.245±0.050	0.320±0.082 ^{ab}
12	0.204±0.010	0.251±0.090	0.308±0.090	0.253±0.050	0.254±0.037 ^b
เฉลี่ย	0.351±0.116 ^a	0.328±0.077 ^a	0.374±0.077 ^a	0.317±0.103 ^a	

หมายเหตุ : สัญลักษณ์ที่ไม่เหมือนกันแสดงว่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

สัญลักษณ์ที่เหมือนกันแสดงว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P>0.05)

3. ศึกษาคุณค่าอาหารของไข่อาร์ทีเมียและตัวอ่อนระยะ instar I

จากการวิเคราะห์หาคคุณค่าทางอาหารของอาร์ทีเมีย พบว่า ตัวอ่อนของอาร์ทีเมียมีปริมาณโปรตีน ไขมัน เถ้า และความชื้น เท่ากับ 53.77, 7.69, 8.95 และ 6.41 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกออกด้วยน้ำยาฟอกขาวมีปริมาณโปรตีน ไขมัน เถ้า และความชื้น เท่ากับ 46.11, 3.21, 8.72 และ 9.11 เปอร์เซ็นต์ (ตารางที่ 27)

ตารางที่ 27 คุณค่าทางอาหารของอาร์ทีเมีย

	ไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาว	ตัวอ่อนระยะ Instar I
โปรตีน	46.11%	53.77%
ไขมัน	3.21%	7.69%
เถ้า	8.72%	8.95%
ความชื้น	9.11%	6.41%

สรุปผล

1. ศึกษาอัตราการฟักของไข่อาร์ทีเมียโดยวิธีการฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาว

ไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 12 เปอร์เซ็นต์ ใช้เวลาในการฟอกเปลือกไข่เฉลี่ยน้อยที่สุด คือ 13 ± 1 นาที ส่วนไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 3 เปอร์เซ็นต์ ใช้เวลาในการฟอกเปลือกไข่เฉลี่ยมากที่สุด คือ 65 ± 1 นาที และไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 6 และ 9 เปอร์เซ็นต์ ใช้เวลาในการฟอกเปลือกไข่เฉลี่ยเท่ากับ 26 ± 1 และ 20 ± 1 นาที ตามลำดับ

ตัวอ่อนอาร์ทีเมียที่ฟักจากไข่ได้มากที่สุดคือ ชุดควบคุม ได้ตัวอ่อนเฉลี่ยเท่ากับ 61,400 ตัวต่อ 300 มิลลิลิตร คิดเป็นอัตราการฟักเท่ากับ 89.73 เปอร์เซ็นต์

ไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 12 เปอร์เซ็นต์ มีอัตราการฟักไข่เฉลี่ยสูงสุด คือ 43.69 ± 3.95 เปอร์เซ็นต์ ได้ตัวอ่อนเฉลี่ยเท่ากับ $29,950 \pm 2,715$ ตัวต่อ 300 มิลลิลิตร ส่วนไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 3 เปอร์เซ็นต์ มีอัตราการฟักไข่เฉลี่ยต่ำสุด คือ 15.98 ± 0.90 เปอร์เซ็นต์ ได้ตัวอ่อนเฉลี่ยเท่ากับ $10,950 \pm 610$ ตัวต่อ 300 มิลลิลิตร

2. การเปลี่ยนแปลงคุณภาพน้ำ

ขณะที่ฟอกเปลือกไข่ด้วยน้ำยาฟอกขาว ความหนาแน่นไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงคุณภาพน้ำทุกปัจจัย ยกเว้น ความเป็นกรดเป็นด่างเท่านั้นซึ่งมีแนวโน้มลดลงตามระดับความหนาแน่นและความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวที่เพิ่มขึ้น และความเข้มข้นของน้ำยาฟอกขาวยังมีผลทำให้ความนำไฟฟ้า และไนโตรท์-ไนโตรเจน ลดลงด้วย แต่ไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงของอุณหภูมิ ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ และ แอมโมเนีย-ไนโตรเจน หลังจากนำไข่อาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกออกแล้วด้วยน้ำยาฟอกขาวระดับต่างๆ มาฟักในน้ำเค็ม 5 ppt. เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ผลปรากฏว่าไม่มีผลทำให้อุณหภูมิ ความนำไฟฟ้า ปริมาณของแข็งที่ละลายในน้ำ เปลี่ยนแปลง แต่จะมีผลทำให้ ความเป็นกรดเป็นด่าง แอมโมเนีย-ไนโตรเจน และ ไนโตรท์-ไนโตรเจน มีการเปลี่ยนแปลง โดยพบว่า ค่าความเป็นกรดเป็นด่างลดลง ส่งผลทำให้แอมโมเนีย-ไนโตรเจนลดลงตามไปด้วย ส่วนไนโตรท์-ไนโตรเจนมีค่าเพิ่มขึ้น แต่อยู่ในช่วงที่ไม่เป็นอันตรายต่อสัตว์น้ำ ดังนั้นจึงไม่มีผลต่อการนำไปใช้เป็นอาหารสัตว์น้ำวัยอ่อน

3. คุณค่าทางอาหารของอาร์ทีเมีย

คุณค่าทางอาหารของไซอาร์ทีเมียที่ฟอกด้วยน้ำยาฟอกขาว พบว่ามีปริมาณโปรตีน, ไขมัน, เถ้า และความชื้น เท่ากับ 46.11, 3.21, 8.72 และ 9.11 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนตัวอ่อนอาร์ทีเมีย ระยะ instar I มีปริมาณโปรตีน, ไขมัน, เถ้า และความชื้น เท่ากับ 53.77, 7.69, 8.95 และ 6.41 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ถึงแม้ว่าไซอาร์ทีเมียที่ฟอกเปลือกด้วยน้ำยาฟอกขาวจะมีอัตราการฟักน้อยกว่าไซอาร์ทีเมียที่ไม่ได้ฟอกเปลือกออก และมีคุณค่าทางอาหารน้อยกว่าตัวอ่อนระยะ instar I แต่เกษตรกรสามารถนำไปเป็นอาหารสัตว์น้ำวัยอ่อนได้ ซึ่งน้ำยาฟอกขาวจะช่วยในเรื่องของการเปลือกแข็งขึ้นนอกที่เป็นปัญหาโดยจะไปอุดตันทางเดินอาหารของสัตว์น้ำออกแล้ว ยังช่วยฆ่าเชื้อโรคที่ปนเปื้อนตามบริเวณเปลือกไซและยังช่วยประหยัดต้นทุนในการอนุบาลสัตว์น้ำได้ดีอีกด้วย เนื่องจาก น้ำยาฟอกขาวมีคุณสมบัติที่สามารถฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมียออกได้แล้ว ยังมีราคาถูกและหาซื้อได้ง่ายตามท้องตลาด ดังนั้นถ้าต้องการใช้น้ำยาฟอกขาวในการฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ควรใช้น้ำยาฟอกขาวที่มีความเข้มข้น 12 เปอร์เซ็นต์ จะให้ผลดีกว่าระดับความเข้มข้นอื่นๆ ทั้งในเรื่องของเวลาและอัตราการฟักเป็นตัวอ่อน

ข้อเสนอแนะ

1. การฟอกเปลือกไซอาร์ทีเมีย ไม่ควรปล่อยให้ใช้น้ำยาฟอกขาวฟอกนานจนเกินไป เพราะอาจจะไปทำลายตัวอ่อนที่อยู่ภายในไซได้ และจะส่งผลทำให้มีอัตราการฟักลดลง
2. ก่อนนำไปเพาะฟักในน้ำเค็ม 5 ppt ควรล้างคลอรีนที่เป็นส่วนผสมของน้ำยาฟอกขาวให้หมดเสียก่อน เพราะคลอรีนที่หลงเหลืออยู่ อาจจะไปทำลายตัวอ่อน ทำให้มีอัตราการฟักต่ำได้

เอกสารอ้างอิง

- ลัดดา วงศ์รัตน์. 2540. คู่มือการเลี้ยงแพลงก์ตอน. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ. หน้า 72-90.
- สมชาย หวังวิบูลย์กิจ. 2541. การเพาะและอนุบาลสัตว์ทะเล. ภาควิชาวิทยาศาสตร์การประมง, คณะเทคโนโลยีการเกษตร, สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง, กรุงเทพฯ. หน้า 74-80.
- อนันต์ ต้นสุตะพานิช, นาดล ภูพานิช, ชันญ์ฐี สังกรธนกิจ และ ธงชัย เพิ่มงาม. 2536. คู่มือการเพาะเลี้ยงและการใช้ประโยชน์จากอาร์ทีเมีย. กองเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่ง, กรมประมง, กรุงเทพฯ. 41 หน้า.
- Jamalon.1981. Life cycle of *artemia salina*. อ้างโดย อนันต์ ต้นสุตะพานิช, นาดล ภูพานิช, ชันญ์ฐี สังกรธนกิจ และ ธงชัย เพิ่มงาม. 2536. คู่มือการเพาะเลี้ยงและการใช้ประโยชน์จากอาร์ทีเมีย. กองเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่ง, กรมประมง, กรุงเทพฯ. 41 หน้า.
- Anon. 2004. Artemia decapsulation # 100. October 2004. <http://www.aquaticceco.com/index.cfm/fuseaction/popup-teachTalkDetail/ttid/83>.
- Anon. 2004. Decapsulation of brine shrimp eggs. December 2004. <http://members.iinet.net.au/~aquotix/Brine-shrimp.html>.
- Anon. 2004. Decapsulation of brine shrimp. August 2004. [http://www. Aquatext.com / tables / decaps.htm](http://www.Aquatext.com/tables/decaps.htm).
- Anon. 2005. อาร์ทีเมีย (*Artemia salina*). March 2005. [http://www.cerianthus.nl /leesvoer/alg/voeseldiertjes. htm](http://www.cerianthus.nl/leesvoer/alg/voeseldiertjes.htm).
- Anon. 2005. ไช้อาร์ทีเมียแห้ง. March 2005. [http://www. Advancedaquarist.com /issues /dec2002/ Marini_Fig 3b.htm](http://www.Advancedaquarist.com /issues /dec2002/ Marini_Fig 3b.htm).

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Anon. 2005. ไช้จืดที่เมื่อยที่ดูดซับน้ำจนอืดตัว. March 2005. [http : // www. Advancedaquarist .com /issues/dec2002/Marini_Fig 3c.htm](http://www.Advancedaquarist.com/issues/dec2002/Marini_Fig_3c.htm).

Anon. 2005. ระยะเวลาแตกตัวของไช้จืดที่เมื่อย. March 2005. <http://www.fao.org/DOCREP/003/w3732e/w3732e01.jpg>.

AOAC.1995. Official methods of analysis of AOAC international 16th edition international. U.S.A.

Bengtson, D.A., P. Leger and P. Sorgeloos.1991. Use of artemia as a food source for aquaculture. pp. 255 – 285.

David and T. Warland. 2004. Artemia: decapsulation,hatching,feeding,on-growing and enrichment. August 2004. <http://ozreef.org/reference/artemia.html>.

Fox,J.M. 1983. Intensive Algal Culture Techniques. pp.15-41. In McVay, J.P. and J.R.Moor. CRC Handbook of Mariculture; Vol.1 Crustacean Aquaculture. CRC Press,Inc.,Florida. 442 pp.

Kawahigashi,D.1997. Re:retry...decapsulation. <File://A:\re%20retry-decapsulation htm>.

Kemker, B. 2004. Foolproof method for decapsulating artemia cysts. November 2004. [http:// mikejacobs.50megs.com/Fool proofMethod.htm](http://mikejacobs.50megs.com/Fool proofMethod.htm).

Schumann, K. 2004. Artemia FAQ-brine shrimp-answers all of the question you may have about brine shrimp. October 2004. [http : // www.Caprok.net/hatchery / articles /artemiafaq.html](http://www.Caprok.net/hatchery/articles/artemiafaq.html).

Stappen, G.V. 2004. Use of cysts. November 2004. file://A:\4_2_%20Use%20of%20cysts.htm.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Treece, G.D. 2000. Artemia production for marine larval fish culture. Southern Regional Aquaculture Center, SRAC Publication. 702 pp.



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้