



ผลของโสมไทยต่อค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลาหมอ
**Effect of *Talinum paniculatum* leaf on hematological and immune
response of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*)**

นางสาวตุลญาภา เรือนจันทร์

โครงการพิเศษนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต
สาขาวิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง
วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์จังหวัดชุมพร
ปีการศึกษา 2564

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ผลของโสมไทยต่อค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลานิล

Effect of *Talinum paniculatum* leaf on hematological and immune response of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*)

นางสาวตุลญาภา เรือนจันทร์

โครงการพิเศษนี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต

สาขาวิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์จังหวัดชุมพร

ปีการศึกษา 2564

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วันที่...../.....

งานทะเบียนประมวลผล

โครงการพิเศษปีการศึกษา 2564

เรื่อง

ผลของโสมไทยต่อค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลาไนล์

Effect of *Talinum paniculatum* leaf on hematological and immune response of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*)

ผู้จัดทำ

นางสาวตุลญาภา เรือนจันทร์

นับเป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาตรีวิทยาศาสตร์บัณฑิต
สาขาวิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง
วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์ จังหวัดชุมพร

เห็นชอบ/รับรอง

ดวงใจ พิสุทธิธรราชชัย

(ผศ.ดร.ดวงใจ พิสุทธิธรราชชัย)

อาจารย์ที่ปรึกษาหลัก

โครงการพิเศษนี้เป็นลิขสิทธิ์ของสถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง
วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์ จังหวัดชุมพร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

โครงการพิเศษ

เรื่อง

ผลของโสมไทยต่อค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลาไนล์

Effect of *Talinum paniculatum* leaf on hematological and immune response of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*)

โดย

นางสาวตุลญาภา เรือนจันทร์

เสนอ

สาขาวิชาวิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์
เพื่อความสมบูรณ์แห่งปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต
(วิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ)

ปีการศึกษา 2564

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ชื่อเรื่อง ผลของโสมไทยต่อค่าโลหิตวิทยาและภูมิคุ้มกันของปลานิล
โดย นางสาวตุลญาภา เรือนจันทร์
สาขาวิชา วิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ
คณะ วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์
อาจารย์ที่ปรึกษา อาจารย์ ผศ.ดร.ดวงใจ พิสุทธิธรราชชัย

บทคัดย่อ

การศึกษาผลของโสมไทยต่อค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลานิล โดยปลาจะถูกเลี้ยงด้วยอาหารผสมโสมไทยที่ระดับความเข้มข้น 0 (ชุดควบคุม), 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ นาน 8 สัปดาห์ จากนั้นทำการฉีดเชื้อ *Streptococcus agalactiae* ที่ระดับความเข้มข้น 1.03×10^9 CFU/ml เข้าบริเวณช่องท้องปริมาตร 0.1 มิลลิลิตรต่อตัว ทิ้งไว้ 3 ชั่วโมง จึงทำการเก็บตัวอย่างเลือดไปศึกษาค่าโลหิตวิทยาและกระบวนการกลืนกินสิ่งแปลกปลอมผลการทดลองพบว่าปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับความเข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ มีค่าจำนวนเม็ดเลือดแดงและเม็ดเลือดขาวทั้งหมดไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม ($P > 0.05$) แต่มีค่าความสามารถในการจับกินสิ่งแปลกปลอม ดัชนีการจับกินสิ่งแปลกปลอม และ จำนวนเม็ด latex bead ที่ถูกกินต่อหนึ่งเซลล์ที่ดีที่สุดและแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม ($P < 0.05$) ผลการทดลองที่ได้แสดงให้เห็นว่าโสมไทยมีคุณสมบัติช่วยกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกันโรคของปลานิล

คำสำคัญ : ปลานิล, โสมไทย, ค่าโลหิตวิทยา, กิจกรรมการกลืนกินสิ่งแปลกปลอม

ตุลญาภา เรือนจันทร์
ลายมือชื่อนักศึกษา

ดวงใจ พิสุทธิธรราชชัย
ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

Title Effect of *Talinum paniculatum* leaf on hematological and immune response of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*)

By Miss. Tunyapa Ruanjan

Disciplines Fishery science and aquatic resources

Faculty Prince of chumphom campus

Advisor Asst.Prof.Dr. Daungjai Pisuttharachai

Abstract

Effect of *Talinum paniculatum* leaf on hematological and immune response of Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*) were performed. Fish were fed diet mixed with *T. paniculatum* at 0% (control), 5%, 10% and 15 % for 8 weeks. Then, Fish were intraperitoneal injection with 0.1 ml of *Streptococcus agalactiae* at 1.03×10^9 CFU/ml and left for 3 hours. Subsequently, blood was collected to determine hematological and phagocytic activity. The results shown that fish fed diet mixed with *T. paniculatum* at 10% was non-significant in total red blood cells and total white blood cells compared with control, but was significant different in phagocytic activity, phagocytic index and average number of the bead ingested per cell compared with control. The results indicated that *T. paniculatum* leaves have properties to boost the immune system of tilapia.

Key words: Nile tilapia, *Talinum paniculatum*, Hematological, Phagocytic activity

Tunyapa Ruanjan

Student's signature

Daungjai Pisuttharachai

Advisor's signature

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กิตติกรรมประกาศ

ข้าพเจ้าขอกราบขอบพระคุณ อาจารย์ ผศ.ดร. ดวงใจ พิสุทธิธाराชัย อาจารย์ที่ปรึกษา
โครงการพิเศษ ผศ. วรพงษ์ นลินานนท์ และ ผศ.ดร. สายชล เลิศสุวรรณ อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม
โครงการพิเศษ ที่กรุณาให้คำปรึกษา และความรู้เกี่ยวกับการทำโครงการพิเศษ ครั้งนี้เป็นอย่าง
ดี ตลอดจนตรวจสอบข้อบกพร่องในการวิเคราะห์ข้อมูล การเขียนรายงานในทุกขั้นตอน ทำให้
การทำโครงการพิเศษในครั้งนี้สำเร็จได้ด้วยดี ขอขอบพระคุณอาจารย์ในสาขาวิชาทุก ท่านที่
คอยอบรมสั่งสอนและให้ความรู้แก่ข้าพเจ้าตลอดเวลา และขอขอบคุณสถาบันเทคโนโลยีพระ
จอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์ ที่เอื้อเฟื้อสถานที่และมอบ
ความรู้ ให้กับผู้จัดทำเป็นอย่างสูง

ขอขอบคุณนักวิทยาศาสตร์ นางสาวณพร สังขรเขต นักวิทยาศาสตร์ประจำหลักสูตร
วิชาวิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำเจ้าหน้าที่ประจำห้องปฏิบัติการทุกท่านที่ให้
ความช่วยเหลือในการใช้เครื่องมืออุปกรณ์ต่างๆ ที่คอยช่วยเหลือและให้คำแนะนำแก่ข้าพเจ้า

สุดท้ายนี้ข้าพเจ้าขอกราบขอบพระคุณ พ่อยอดรัตน์ เรือนจันทร์ และแม่อุ้ม แสงฉาย
และครอบครัว ที่ให้การสนับสนุนทั้งกำลังกายกำลังใจ กำลังทรัพย์ในการศึกษาและดูแลอบรมสั่ง
สอนให้เป็นคนดี อดทน ขยันหมั่นเพียร และขอบคุณทุก ๆ คนที่เกี่ยวข้อง ตลอดเวลาที่ข้าพเจ้า
เริ่มการศึกษาจนสำเร็จการศึกษาในครั้งนี้

ตุลญาภา เรือนจันทร์

มิถุนายน 2565

สารบัญ

เรื่อง	หน้า
บทคัดย่อ	ก
Abstract	ข
กิตติกรรมประกาศ	ค
สารบัญ	(1)
สารบัญตาราง	(2)
สารบัญภาพ	(3)
บทนำ	1
วัตถุประสงค์และผลที่คาดว่าจะได้รับ	2
ตรวจเอกสาร	
ปลานิล	3
การศึกษาค่าโลหิตวิทยา (Hematology) และองค์ประกอบของเลือด	11
แบคทีเรีย	12
โสมไทย	15
อุปกรณ์และวิธีการ	
อุปกรณ์	21
วิธีการ	24
ผลการทดลอง	31
วิจารณ์ผลการทดลอง	39
สรุปผลและข้อเสนอแนะ	41
เอกสารอ้างอิง	43
ภาคผนวก	48

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
1	องค์ประกอบใกล้เคียงและค่าพลังงานรวมของไบโสดของโสมไทย	20
2	ส่วนประกอบของสูตรอาหารที่มีส่วนผสมของไบโสมไทยในระดับต่างๆ	25
3	น้ำหนัก, ความยาว และความกว้างเฉลี่ยของปลานิลที่ได้รับอาหารที่มีส่วนผสมของไบโสมไทยในระดับที่แตกต่างกัน	35
4	ค่าโลหิตวิทยาและขบวนการจับสีเปลี่ยนแปลงปลอมในเม็ดของปลานิลที่ได้รับอาหารที่มีส่วนผสมของไบโสมไทยในระดับที่แตกต่างกัน	36
5	อัตราการตายของปลานิลที่ได้รับอาหารที่มีส่วนผสมโสมไทยที่ระดับต่างกันหลังได้รับเชื้อ <i>Streptococcus agalctiae</i> ที่ระดับความเข้มข้น 1.82×10^9 CFU/ml นาน 14 วัน	37
6	ค่าคุณภาพน้ำในการทำการทดลองเลี้ยงปลานิลที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยในระดับที่แตกต่างกัน 4 สัปดาห์	38

สารบัญภาพ

ภาพที่		หน้า
1	ปลานิล	4
2	<i>Streptococcus aqalactiae</i>	13
3	ไบโสมไทย	17
4	ดอกโสมไทย	18
5	การนับเซลล์เม็ดเลือดแดง (R)	27
6	การนับเซลล์เม็ดเลือดขาว (w)	27
ภาพผนวกที่		หน้า
1	การเตรียมไบโสมไทย	49
2	การเตรียมอาหารทดลอง	49
3	การชั่งน้ำหนัก, วัดความยาว และความกว้างของปลานิล	49
4	การเก็บค่าคุณภาพน้ำ	50
5	การฉีดเชื้อ <i>Streptococcus aqalactiae</i> และการเจาะเลือดปลา	50
6	แผ่นอ่านค่า Hematocrit	50
7	เครื่องปั่นเหวี่ยงเม็ดเลือดแดงอัตโนมัติ	51
8	การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ	51
9	การเตรียมสารนับเซลล์เม็ดเลือดแดงและเซลล์เม็ดเลือดขาว	51
10	การเก็บผลจำนวนเม็ดเลือด	52
11	ขบวนการจับสิ่งแปลกปลอม	52
12	การเตรียมการย้อมสี diff-quick stain	52
13	Dancie's fluid และTur's solution	53
14	RPMI 160 Medium (Sigma-Aldrich®)	53
15	Gential violet	53

บทนำ

ปลานิล (*Oreochromis niloticus*) เป็นปลาน้ำจืดที่มีคุณค่าทางเศรษฐกิจของประเทศ ที่นิยมเลี้ยงมากที่สุดในปัจจุบัน การเจริญเติบโตได้ดี เลี้ยงง่าย ทนทานต่อสภาพแวดล้อม เนื้อปลารสชาติดี (กรมประมง, 2561) เป็นปลาที่นิยมเลี้ยงและบริโภคกันอย่างแพร่หลาย เนื่องจากมีคุณค่าทางอาหารได้รับความนิยมนำบริโภคในประเทศไทย เพราะมีรสชาติดี ไขมันต่ำ เป็นแหล่งโปรตีนที่สำคัญสามารถประกอบอาหารได้หลายรูปแบบเป็นการเพิ่มมูลค่าให้กับปลาน้ำจืดจึงนิยมเลี้ยงไว้เพื่อบริโภคในครัวเรือนและส่งออกนอกประเทศซึ่งนำไปสู่ตลาดโลกอีกด้วย เนื่องจากมีศักยภาพการเพาะเลี้ยงที่ดีมากจึงเป็นที่ต้องการของตลาดและมีแนวโน้มผลผลิตเพิ่มขึ้นทุกปีทั้งในประเทศและต่างประเทศสูง (พิเชต, 2559)

ในปัจจุบันได้มีความพยายามปรับปรุงสายพันธุ์และพัฒนาเทคนิคการเลี้ยงปลานิล เพื่อให้ได้ผลผลิตที่มีลักษณะตรงกับความต้องการและมีคุณภาพของตลาด โดยการเลี้ยงปลาให้มีสุขภาพดี จะต้องมีการจัดการสุขภาพสัตว์น้ำที่ดี ได้แก่ การเตรียมบ่อที่ดี เครื่องมืออุปกรณ์ที่ใช้เพื่อลดโอกาสความเสี่ยงในการเกิดโรค และแพร่ระบาดของโรคสัตว์น้ำ คุณภาพน้ำที่ดี ไม่ใช่ยาและสารเคมีต้องห้าม การให้อาหารที่ดีมีคุณภาพ ทำให้สัตว์น้ำโตไวได้ผลผลิตสูงคุณภาพดี (ชนกันต์, 2556) จำเป็นต้องมีความรู้พื้นฐานทางโลหิตวิทยาสรีรวิทยาของปลา โดยการศึกษาองค์ประกอบเลือดเป็นตัวแปรที่มีความสำคัญในการประเมินสภาพทางกายภาพและชีวภาพของปลา (วีรพงศ์และสุภัณฑิต, 2561) แต่ในด้านการศึกษาเลี้ยงปลาเพื่อจำหน่ายจึงมีต้นทุนของอาหารที่มีราคาค่อนข้างสูง ดังนั้นการลดต้นทุนการผลิตเป็นสิ่งที่สำคัญ การเสริมอาหารจากธรรมชาติจึงเป็นแนวทางหนึ่งที่สามารถช่วยได้ อีกทั้งยังช่วยลดต้นทุนค่าอาหารลงได้

โสมไทยมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Talinum paniculatum* (Jacq.) Gaertn. (Talinaceae) เป็นที่รู้จักกันอย่างแพร่หลายในชื่อ “major gomes” และ “erva gorda” เป็นพืชสมุนไพรโบราณมีถิ่นกำเนิดในทวีปเอเชียแล้วมีการแพร่กระจายพันธุ์ไปยังดินแดนต่างๆ ในดินแดนอเมริกาใต้และแอฟริกา สำหรับในประเทศไทยบ้านเรานั้นสามารถพบได้ทุกภาคของประเทศ โดยมักจะพบได้บริเวณที่ชุ่มชื้น มีสารสำคัญทั้งในใบและลำต้นพบสารกลุ่ม flavonoids และ chromene (Disthai, 2560)

ใบ *T. paniculatum* ซึ่งแพร่หลายไปทั่วบราซิลและเป็นแหล่งสารอาหารที่มีศักยภาพ เป็นแหล่งของสารอาหารและสารสกัดจากใบ มีสารต้านอนุมูลอิสระและศักยภาพในการต้านเชื้อแบคทีเรีย (Fabiana Daniella de Araújo Borges Menezes, 2021) ซึ่งสามารถใช้เป็นอาหารเสริมในอาหารเพื่อให้มีสุขภาพที่ดี ดังนั้นการศึกษาค้นคว้าจึงมีความสนใจที่จะศึกษาใบโสมไทยมาใช้ในการกระตุ้นภูมิคุ้มกันโรคของปลานิล ดังนั้นการศึกษาค้นคว้าจึงมีความสนใจที่จะศึกษาใบโสมไทยมาใช้ในการกระตุ้นภูมิคุ้มกันโรคของปลานิล

วัตถุประสงค์

1. เพื่อศึกษาผลของโสมไทยต่อองค์ประกอบเลือดของปลานิล
2. เพื่อศึกษาผลของโสมไทยต่อระบบภูมิคุ้มกันของปลานิล

ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

1. ทราบระดับความเข้มข้นของโสมไทยที่มีผลต่อองค์ประกอบเลือดของปลานิล
2. ทราบระดับความเข้มข้นของโสมไทยที่มีผลต่อระบบภูมิคุ้มกันของปลานิล

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตรวจเอกสาร

1. ชีววิทยาของปลานิล

ปลานิลมีชื่อสามัญว่า Nile tilapia และมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Oreochromis niloticus* สามารถอาศัยอยู่ได้ในน้ำจืดและน้ำกร่อย มีถิ่นกำเนิดเดิมอยู่ในทวีปแอฟริกา พบทั่วไปตามหนองบึง และทะเลสาบ เป็นที่นิยมบริโภคและเพาะเลี้ยงกันอย่างแพร่หลายในภาคพื้นเอเชีย สามารถให้ผลตอบแทนในเชิงเศรษฐกิจสูง เนื่องจากเป็นแหล่งอาหารโปรตีนที่มีคุณภาพ โดยปลาชนิดนี้เจริญเติบโตเร็วและเลี้ยงง่ายปรับตัวได้ดีในทุกสภาพการเลี้ยง ซึ่งมีการจัดลำดับอนุกรมวิธานดังนี้

Knindom : Animalia

Phylum : Chordate

Class : Actinopterygii

Order : Perciformes

Family : Cichlidae

Genus : *Oreochromis*

Species : *niloticus*

1.1 รูปร่างลักษณะโดยทั่วไป

ปลานิลมีรูปร่างลักษณะของปลานิลคล้ายกับปลาหมอเทศ แต่ลักษณะพิเศษมีดังนี้ คือ มีริมฝีปากบนและล่างเสมอกัน บริเวณแก้มมีเกล็ด 4 แถว ลำตัวมีสีเขียวปนน้ำตาลและมีลายพรางขวาง 9-10 แถบ ครีบหลัง ครีบกันและครีบหางมีจุดขาวและเส้นสีดำตัดขวางครีบหลังอันเดียวประกอบด้วยก้านครีบแข็ง 15-18 อัน ครีบกันมีครีบแข็ง 3 อัน และก้านครีบอ่อน 12-14 อัน บนแถบเส้นข้างลำตัวมีเกล็ด 33 เกล็ด และจากเส้นข้างลำตัวลงมาถึงแนวส่วนหน้าของครีบกัน 13 เกล็ด ลำตัวสีเขียวปนน้ำตาล ตรงกลางเกล็ดมีสีส้ม ที่กระดูกมีจุดสีเข้มอยู่หนึ่งจุด (กรมประมง, 2554) (ภาพที่ 1)



ภาพที่ 1 ปลานิล (*Oreochromis niloticus*)

ที่มา : <https://natthawut10.blogspot.com/> (2559)

1.2 อุปนิสัยและคุณสมบัติบางประการ

ปลานิลชอบอยู่รวมกันเป็นฝูง (ยกเว้นเวลาสืบพันธุ์) อาศัยอยู่ในแหล่งน้ำจืด น้ำกร่อย หรือบริเวณชายทะเลที่มีความเค็ม 20 ส่วนในพันส่วน ยกเว้นเวลาสืบพันธุ์ปลานิลมีคุณสมบัติพิเศษสามารถทนทานต่อสภาพแวดล้อมได้ดี ทนอยู่ในน้ำที่มีออกซิเจนที่ละลายในน้ำต่ำได้ดี ตั้งแต่ 0.4-1 มิลลิกรัมต่อลิตร และสามารถอยู่ในช่วงการเปลี่ยนแปลงของอุณหภูมิที่กว้างมาก ระหว่าง 11-42 องศาเซลเซียส เจริญเติบโตดีที่สุดในช่วงอุณหภูมิ 19-30 องศาเซลเซียส แต่ถ้าอุณหภูมิต่ำกว่า 16 องศาเซลเซียสจะไม่กินอาหาร และจะตายที่อุณหภูมิน้ำต่ำกว่า 4.5 องศาเซลเซียส เพราะถิ่นกำเนิดเดิมของปลาชนิดนี้อยู่ในเขตร้อน ส่วนความเป็นกรด-ด่าง (pH) ที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตอยู่ระหว่าง 6.5-8.3 ซึ่งปลานิลจะเริ่มตายในน้ำที่มีความเป็นกรด-ด่าง 5.5-6.5 และตายหมดที่ค่าความเป็นกรดและด่าง 3.5-4.5 (ทัศนีย์, 2524; มานพ และคณะ, 2536)

1.3 การกินอาหารและความต้องการอาหาร

โดยปกติแล้วปลานิลต้องการสารอาหารที่มีโปรตีนสูงกว่าสัตว์บก ซึ่งใช้เป็นแหล่งพลังงานและการเจริญเติบโต แต่โปรตีนเป็นแหล่งที่ให้พลังงานที่แพงที่สุด และความมุ่งหมายของอาหารปลาจะต้องให้ใช้ประโยชน์จากโปรตีนได้มากที่สุด สำหรับการเจริญเติบโต ความต้องการโปรตีนมีความแตกต่างกันขึ้นอยู่กับปัจจัยที่เกี่ยวข้อง เช่น ชนิดของปลา ขนาดของปลา ปลาที่กำลังเจริญเติบโตเต็มที่แล้ว อาหารที่ใช้เลี้ยงปลานิลควรมีคุณภาพดีและราคาถูก การนำเอาวัตถุดิบที่แพร่หลายในท้องถิ่นมาใช้เพื่อจะช่วยลดต้นทุนอาหาร อาหารได้หลายรูปแบบ เช่น อาหารธรรมชาติ อาหารผง อาหารเปียก อาหารจม และอาหารเม็ดลอย ปลานิลเป็นปลาที่กินอาหารต่อเนื่องตลอดวัน การย่อยจะเป็นไปอย่างช้า ๆ และจะเสร็จสมบูรณ์ใช้เวลาประมาณ

18-24 ชั่วโมง ดังนั้นการให้อาหารน้อยๆ แต่ให้บ่อยครั้งจะช่วยเพิ่มประสิทธิภาพการให้อาหารมากขึ้น ปริมาณอาหารควรให้ตามน้ำหนักตัวปลา (กระสินธ์และสุฤทธิ, 2555)

1.4 อาหารและระบบย่อยอาหารปลานิล

ปลานิลกินอาหารที่ได้จากธรรมชาติได้หลายชนิดทั้งพืชและสัตว์ เช่น ไรน้ำ ตะไคร่น้ำ ตัวอ่อนแมลงและสัตว์น้ำเล็กๆ รวมทั้งสาหร่ายและแพลงก์ตอนสัตว์ (สำนักงานวิจัยและพัฒนาประมงน้ำจืด, 2551) การประเมินการกินอาหารในธรรมชาติของปลานิลในด้านชนิดและสัดส่วนของกลุ่มอาหารพบว่าอาหารกลุ่มเด่นของปลานิล คือ สัตว์หน้าดิน แพลงก์ตอนสัตว์ และแพลงก์ตอนพืช ความต้องการอาหารประเภทโปรตีนขึ้นอยู่กับขนาด อายุ คุณภาพโปรตีน และระดับพลังงานในอาหาร (อุดม, 2549) สำหรับความต้องการความต้องการคาร์โบไฮเดรต เช่น ปลาขี้ขาวและมันสำปะหลังไม่เกิน 35 เปอร์เซ็นต์ในอาหารของปลาขนาดเล็ก และการทำให้อาหารสุกจะช่วยเพิ่มประสิทธิภาพในการย่อยให้สูงขึ้นได้อีกประมาณ 25-30 เปอร์เซ็นต์ (กลุ่มวิจัยอาหารสัตว์น้ำ, 2534) สำหรับความต้องการไขมันที่จำเป็นในกลุ่มโอเมกา-6 มากกว่าในกลุ่มโอเมกา-3 เพื่อพัฒนาระบบสืบพันธุ์ โดยแม่พันธุ์ปลาที่ได้รับไขมันจากน้ำมันถั่วเหลืองซึ่งเป็นแหล่งโอเมกา-6 จะให้ผลผลิตลูกปลาสูง แต่จะเจริญเติบโตช้ากว่าแม่พันธุ์ปลาที่ได้รับอาหารผสมน้ำมันตับปลาซึ่งเป็นแหล่งของโอเมกา-3 (ศูนย์วิจัยและพัฒนาประมงน้ำจืดปราจีนบุรี, 2554; วราภรณ์, 2559)

1.5 ความแตกต่างเพศ

ตามปกติแล้วรูปร่างภายนอกของปลานิลตัวผู้และตัวเมียจะมีลักษณะคล้ายกันมาก แต่จะสังเกตได้ โดยการดูอวัยวะเพศที่บริเวณใกล้กับรูทวารโดยตัวผู้จะมีลักษณะอวัยวะเพศเรียวยาวยื่นออกมา แต่สำหรับตัวเมียมีลักษณะเป็นรูค่อนข้างใหญ่และกลม ปลาที่จะดูเพศได้ชัดเจนนั้นต้องเป็นปลาที่มีขนาดตั้งแต่ 10 เซนติเมตรขึ้นไป สำหรับปลาที่มีขนาดโตเต็มที่นั้นจะสังเกตอีกวิธีหนึ่งด้วยการดูสีที่ลำตัวซึ่งปลาทตัวผู้ที่ได้วางและลำตัวมีสีเข้มกว่าตัวเมีย โดยเฉพาะในช่วงผสมพันธุ์จะมีสีเข้มเข้มมากขึ้น (นวลมณี, 2553)

1.6 การผสมพันธุ์และวางไข่

การพัฒนาระบบสืบพันธุ์ของปลาแต่ละชนิดจะมีความแตกต่างกันตามสภาพแวดล้อม เช่น อุณหภูมิ ช่วงแสง ฤดูกาล เป็นต้น ในภาวะปกติปลานิลที่มีอายุประมาณ 4 เดือน ความยาวประมาณ 11 เซนติเมตร มีรังไข่และพร้อมที่จะวางไข่แต่อายุที่เหมาะสมที่พร้อมเจริญพันธุ์อยู่ที่ประมาณ 6 เดือนการผสมพันธุ์และวางไข่ของปลานิลจะผสมพันธุ์ได้ตลอดทั้งปีในการวางไข่แต่ละครั้งมีช่วงเวลาห่างกันประมาณ 2-3 เดือนต่อครั้ง แต่ถ้าอาหารเพียงพอและเหมาะสมระยะเวลา 1 ปี สามารถผสมได้ 5-6 ครั้งทั้งนี้ขึ้นอยู่กับขนาดอายุ ช่วงการสืบพันธุ์ที่แตกต่างกัน

ไปตามสภาพแวดล้อม และลักษณะทางสรีรวิทยาของปลาการพัฒนาของรังไข่และถุงน้ำเชื้อ พบว่าปลานิลมีไข่และน้ำเชื้อเมื่อความยาวประมาณ 6.5 เซนติเมตร โดยปกติปลานิลที่ยังโตไม่ สามารถผสมพันธุ์ได้หรือสภาพแวดล้อมไม่เหมาะสม เพื่อการวางไข่ปลาจะอาศัยรวมกันเป็นฝูง แต่ภายหลังที่ปลานิลมีขนาดที่เหมาะสมในการสืบพันธุ์ได้ปลาเพศผู้จะแยกออกจากฝูงแล้วเริ่ม สร้างรังโดยเลือกบริเวณเชิงลาดหรือก้นบ่อมีระดับความลึกระหว่าง 0.5-1 เมตร วิธีการสร้างรัง โดยปลาจะปักหัวลงให้ตัวมันจะอยู่ในระดับผากเดียวกับดินจากนั้นใช้ปากพร้อมกับการ เคลื่อนไหวลำตัว เพื่อเขี่ยตะกอนออกจะอมดินตะกอนจับเศษสิ่งของต่างๆออกไปทิ้งนอกรังทำ เช่นนี้จนได้รังที่สมบูรณ์ ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลางประมาณ 35 เซนติเมตรลึกประมาณ 3 เซนติเมตร ดังนั้นความกว้างและความลึกของรังขึ้นอยู่กับขนาดของพ่อพันธุ์ปลาหลังจากที่สร้าง รังเสร็จแล้ว ปลาเพศผู้พยายามจะไล่ปลาตัวอื่นๆที่ไม่เกี่ยวข้องออกไปนอกเขตกรรมของรัง ประมาณ 2-3 เมตร เมื่อมีปลาเพศเมียว่ายน้ำอยู่ใกล้กับรังปลาเพศผู้จะแสดงอาการแผ่ครีบทอง และอ้าปากกว้าง ต่อมาเมื่อเลือกปลาเพศเมียได้แล้วจะจับคู่โดยการว่ายน้ำเคล้าคู่กันโดยใช้หาง ตีตและกัดเบาๆการเคล้าเคลียดังกล่าวใช้เวลาไม่นานปลาเพศผู้จะใช้บริเวณหน้าผากดันที่ใต้ ท้องของเพศเมีย เพื่อเป็นการกระตุ้นเร่งเร้าให้เพศเมียวางไข่ ปลาเพศเมียจะวางไข่ครั้งละ 10-15 ฟองโดยเฉลี่ยแล้วแม่ปลาตัวหนึ่งจะวางไข่ได้ประมาณ 500-600 ฟองขึ้นอยู่กับขนาดของแม่ ปลาเมื่อปลาเพศเมียวางไข่ปลาเพศผู้จะว่ายน้ำไปเหนือไข่พร้อมกับปล่อยน้ำเชื้อลงไปและทำ เช่นนี้จนกว่าการผสมพันธุ์เสร็จสิ้นจะใช้เวลาประมาณ 1-2 ชั่วโมง โดยปลาเพศเมียจะใช้วิธีเก็บ ไข่ที่ได้รับการผสมแล้วอมไว้ในปาก (oral incubation) และว่ายน้ำออกจากรัง ส่วนปลาเพศผู้จะหา โอกาสเคล้าเคลียกับปลาเพศเมียตัวอื่นต่อไป การฟักไข่ไข่ที่อมไว้ในปากปลาตัวเมียจะ วิวัฒนาการขึ้นตามลำดับแม่ปลาจะขยับปากให้น้ำไหลเข้าออกในช่องปากอยู่เสมอเพื่อช่วยให้ไข่ ได้รับน้ำเชื้อที่สะอาด และเป็นการป้องกันศัตรูที่จะมากินไข่ระยะเวลาในการฟักไข่จะแตกต่างกัน ตามอุณหภูมิของน้ำ สำหรับน้ำที่อุณหภูมิ 27 องศาเซลเซียส ไข่จะฟักเป็นลูกปลาวัยอ่อนใช้เวลาประมาณ 7-8 วัน ซึ่งถุงอาหารยังไม่ยุบ และจะยุบเมื่อลูกปลามีอายุครบ 13-14 วัน นับจาก วันที่แม่ปลาวางไข่ในช่วงระยะเวลาที่ลูกปลาฟักออกเป็นตัวใหม่ ๆ ลูกปลานิลวัยอ่อนจะเกาะ รวมตัวกันเป็นกลุ่ม โดยว่ายวนเวียนอยู่บริเวณหัวของแม่ปลา และเข้าไปหลบซ่อนอยู่ในช่อง ปากเมื่อถูกรบกวน โดยปลานิลด้วยตนเองเมื่อถุงอาหารยุบลงลูกปลานิลจะเริ่มกินอาหารจำพวก ฟีซและไรน้ำขนาดเล็กหลังจากนั้นประมาณ 3 สัปดาห์ลูกปลาก็จะกระจายแตกฝูงออกหากิน เลี้ยงตัวเองได้โดยลำพัง (กองส่งเสริมการประมง, 2544; กฤษณาและภีระ, 2545)

2. โรคของปลานิล (ชนกันต์, 2556)

โรคปลาสามารถแบ่งได้เป็น 2 ชนิดหลัก คือ โรคติดเชื้อ (infectious diseases) และโรค ไม่ติดเชื้อ (noninfectious diseases) โรคติดเชื้อมีสาเหตุมาจากเชื้อโรคซึ่งส่วนใหญ่พบได้ทั่วไป ในสิ่งแวดล้อมหรือติดมากับปลาซึ่งเป็นพาหะของโรคโรคเหล่านี้สามารถติดต่อกันได้ เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

(contagious diseases) และต้องการการจัดการเพื่อที่จะควบคุมการระบาดของโรคในทางตรงกันข้ามโรคไม่ติดเชื้อซึ่งเกิดจากสภาวะแวดล้อมอันไม่เหมาะสมการขาดอาหารความบกพร่องทางพันธุกรรมเป็นโรคซึ่งไม่ติดต่อและไม่สามารถรักษาได้

2.1 โรคติดเชื้อ สาเหตุเกิดจากไวรัสแบคทีเรีย ปรสิตหรือเชื้อรา

2.1.1 โรคที่เกิดจากปรสิต

ปรสิตพบได้ทั่วไปโดยเฉพาะบริเวณเหงือกและผิวหนังปลาจะมีเมือกมากผิดปกติเพื่อพยายามที่จะกำจัดปรสิตให้หลุดออกไป ปรสิตบางชนิดก่อให้เกิดมีจุดสีขาว ๆ บนลำตัวของลำตัวปลาที่มีปรสิตเกาะอาจจะขีดหรือเข้มนผิดปกติว่ายน้ำทุรนทุรายทำให้ปลาระคายเคืองน้ำหนักลด เช่น

- เห็บระฆัง (*Trichodina* sp.) พบในเหงือกและผิวหนังปลาเกือบทุกตัวปลาที่มีปรสิตเกาะมาก ๆ จะไม่ค่อยกินอาหารว่ายน้ำกระวนกระวายพลิกตัวไปมา จะมีการใช้ลำตัวสีผ่องบ่อเพื่อให้ปรสิตหลุดออก และอาจทำให้ลูกปลาทายในปริมาณมากได้ พบระบาดในบ่อที่มีการเลี้ยงปลาหนาแน่นสูงและมีสารอินทรีย์สูง การป้องกันดีกว่าการรักษาเพราะการแพร่ได้รวดเร็ว การป้องกันทำได้โดยตรวจปลาก่อนที่จะนำมาเลี้ยง หากปลาที่มีปรสิตติดมาต้องการจัดโดยการใส่ฟอร์มาลิน 25-50 ซีซีต่อน้ำ 1,000 ลิตร

- ปลิงใส พบบ่อยในน้ำจืด ได้แก่ *Gyrodactylus* sp. และ *Dactylogyrus* sp พบในปลาชนิดชื่อว่า *Cichlidogyrus* sp. ปรสิตพวกนี้เกาะอาจจะมียุงตัวเข้มนกว่าปกติ กินอาหารได้น้อยลง หากเกาะบริเวณเหงือกในปริมาณมากจะส่งทำให้เหงือกบวมอักเสบ และการแลกเปลี่ยนออกซิเจนของปลาลดลงส่งผลให้ปลาทาย วิธีการรักษาเช่นเดียวกับเห็บระฆัง

- โรคเห็บปลา (*Fish Louse*) ปลาที่มีเห็บเกาะจะสังเกตเห็นพยาธิรูปร่างกลม สีเขียวปนน้ำตาล ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางประมาณ 5-7 มิลลิเมตร พบตามลำตัวและครีบในปลา มีเกล็ด เช่นปลาไน ปลาใน ปลาตะเพียน ปลาช่อน เป็นต้น ปลาที่มีปรสิตเกาะอยู่เรื่อยๆ จะเกิดแผลตกลือตปลาว่ายน้ำทุรนทุรายและพยายามถูตัวเองกับข้างบ่อ เพื่อให้ปรสิตหลุดออก รักษาโดยแช่ปลาในสารละลายฆ่าแมลงจากพวกไตรโคลอฟอน 0.5-0.75 กรัมต่อน้ำ 1,000 ลิตร

- โรคหมัดปลา (*Isopod*) มีลำตัวยาวรีและเป็นปล้องตัวเต็มวัยมีขนาดประมาณ 1.0 – 1.5 เซนติเมตร มีสีแดงเข้มจนเกือบดำ จะแสดงอาการว่ายน้ำทุรนทุราย กระโดดขึ้นผิวน้ำ หากหมัดปลาคุดเลือดระบาดจำนวนมากทำให้ปลาทายได้ ถ้ามีหมัดปลาเข้าเกาะลูกปลา

ขนาด 2 - 3 เซนติเมตรเพียง 3 - 4 ตัวจะทำให้ปลาตายได้ภายในเวลา 3 - 4 ชั่วโมงเนื่องจากสูญเสียเลือด (สุดาและคณะ, 2554) รักษาโดยการแช่ไตรโคลฟอน 0.25 - 0.5 กรัมต่อน้ำ 1,000 ลิตร สัปดาห์ละครั้งติดต่อกัน 3-4 สัปดาห์

2.1.2 โรคที่เกิดจากการติดเชื้อแบคทีเรีย

ลักษณะการติดเชื้อทางแบคทีเรียจะคล้ายๆกันจะมีการตกเลือดมีแผลตามลำตัว ครีบกร่อนมีน้ำในช่องท้องไม่กินอาหาร เช่น

-โรคที่เกิดจากเชื้อแอโรโมแนส (*Aeromonas hydrophila*) เป็นโรคที่ก่อให้เกิดความเสียหายทางเศรษฐกิจ และพบบ่อยในบ่อเลี้ยงโดยให้อาหารสดหรือการเลี้ยงแบบผสมผสาน จะพบเชื้อแบคทีเรียในแหล่งน้ำที่มีสารอินทรีย์ปริมาณสูง สาเหตุเหนียวนำไปปลาติดเชื้อ ได้แก่ ความเครียดหรือการบาดเจ็บจากการขนส่งการเคลื่อนย้ายปริมาณออกซิเจนที่ต่ำการให้อาหารที่มีคุณภาพไม่เหมาะสมรวมทั้งบาดแผลที่เกิดจากปรสิตปลาติดเชื้อจะว่ายน้ำเฉื่อยช้า ไม่กินอาหาร ครีบกร่อนมีอาการตกเลือดเกิดบาดแผล ท้องบวม ตับเหลือง มีการตกเลือดบริเวณลำไส้

-โรคคอลลัมnalisเกิดจากเชื้อฟลาโวแบคทีเรีย (*Flavobacterium columnarae*) โรคนี้เกิดจากปัจจัยต่างๆเหนียวน้ำ เช่น ความเครียดจากการขนส่งโดยเฉพาะในช่วงหน้าร้อนและการเปลี่ยนแปลงอากาศกะทันหัน ตัวปลามีสีต่างๆเป็นแถบ ๆ มีเมือกมากครีบและเหงือกกร่อนอาจมีสีเหลืองเกิดขึ้นบริเวณบาดแผลการป้องกันการระบาดของโรคทำได้โดยการลดความบอบช้ำจากการจับและไม่เลี้ยงปลาหนาแน่นเฝ้าระวังอย่าให้ปริมาณออกซิเจนในน้ำต่ำ

-โรคติดเชื้อแบคทีเรียสเตรปโตคอคคัส (*Streptococcus* sp.) ปลาชนิดที่ติดเชื้อแบคทีเรียนี้จะมีตาขุ่นขาวว่ายน้ำช้าๆลอยนิ่งๆรอบๆของขั้วถ่ายจะบวมแดงมักจะระบาดรุนแรงในหน้าร้อนสามารถทำให้ปลาตายจำนวนมากในเวลาอันสั้นหากมีการติดเชื้อแบบรุนแรงอัตราการตายจากโรคนี้พบสูงเมื่ออุณหภูมิสูงกว่า 26 °C โรคติดเชื้อนี้สามารถติดต่อกับปลาที่เป็นโรคที่อาศัยอยู่ในบ่อหรือกระชังเดียวกันเชื้อมีความไวต่อยาปฏิชีวนะ 4 ชนิด คือ เพนนิซิลิน อิริโทรมัยซิน แอมพิซิลินและออกซีเตตราไซคลิน และต่อยาปฏิชีวนะ 3 ชนิด คือ ซัลฟาเมทอซอล/ไตรเมโทพริมา ลิดิซิคแอซิดและออกโซลิโนนิกแอซิด มีรายงานวิจัยหลายชิ้นที่พยายามพัฒนาวัคซีนเพื่อป้องกันโรคติดเชื้อแบคทีเรียชนิดนี้ซึ่งผลที่ได้ยังไม่ชัดเจนบางวัคซีนจะป้องกันโรคได้เฉพาะ *S. iniae* แต่ไม่ป้องกันโรคติดเชื้อจาก *S. agalactiae* สำหรับวัคซีนปลาในในประเทศไทยทดลองให้วัคซีนเชื้อตายแก่ปลาชนิดที่เลี้ยงในกระชังในแม่น้ำชี จ.มหาสารคาม พบว่าปลาที่ได้รับวัคซีนมีอัตราการรอดสูงกว่าปลาที่ไม่ได้รับวัคซีน

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

-โรค *Epitheliocystis* มีสาเหตุมาจากแบคทีเรียแกรมลบขนาดเล็กคล้ายริกเกตเซีย (a rickettsia-like organism หรือ *Piscirickettsia* sp.) มักสร้างปัญหาในลูกปลานิลขนาดเล็ก หากติดเชื้อรุนแรงทำให้ปลาตายได้ปลาที่ติดเชื้อนี้จะพบรอยโรคมีลักษณะคล้ายซิสต์บริเวณ เซลล์ของซีเหงือกทำให้เกิดปัญหาในการแลกเปลี่ยนออกซิเจน แนะนำว่าการเปลี่ยนถ่ายน้ำใส่เกลือ 1 กรัมต่อน้ำ 1 ลิตรหรือฟอร์มาลิน 30 ซีซีต่อน้ำ 1,000 ลิตรมีผลทำให้จำนวนซิสต์บริเวณ เหงือกลูกปลานิลลดลงโรคติดเชื้อแบคทีเรียมักจะเป็นการติดเชื้อภายใน ซึ่งต้องรักษาด้วย อาหารผสมยาปฏิชีวนะโดยทั่วไปปลาที่ติดเชื้อแบคทีเรียจะมีการตกเลือดหรือเป็นแผลฝีบริเวณ ลำตัวรอบตาและปากบางครั้งพบว่าท้องบวมตาโปน กลุ่มยาที่ใช้การรักษาโรคติดเชื้อแบคทีเรีย ได้แก่ ออกซิเตตราซัยคลิน เทตราซัยคลิน ออกโซลินิกแอซิด (oxolinic acid) นาลิดิกแอซิด (nalidixic acid) และซัลฟาเมทท็อกซิน/อโม่โทรพริม (sulfamethoxaxde/trimethoprim) ควรใช้ ยาติดต่อกัน 5-14 วันอย่างไรก็ตามไม่ควรใช้ยาต้านจุลชีพในการป้องกันโรคเพราะจะทำให้เกิดการดื้อยา ควรหยุดใช้ยาอย่างน้อย 21 วันก่อนจับขายเพื่อมิให้ยาเกิดการตกค้างในสัตว์น้ำ

2.1.3 โรคติดเชื้อไวรัส

โรคนี้ไม่สามารถตรวจวินิจฉัยตามห้องปฏิบัติการทั่วไปและไม่สามารถใช้ยาปฏิชีวนะในการรักษามีรายงานที่เชื้อไวรัส Bohleiridovirus เป็นสาเหตุทำให้เกิดโรคควงสว่าง (spinning tilapia syndrome) ในปลา *O. mossambicus* ส่วนไวรัส apuatic birnavirus สามารถเพิ่มจำนวนและก่อให้เกิดโรคติดเชื้อในม้าม (infectious pancreatic necrosis) ในลูกปลานิลที่เลี้ยงหนาแน่นสูงมีการแยกเชื้อไวรัส Nodavirus จากปลานิล *O. mossambicus* และปลานิล *O. niloticus* สำหรับปลานิลในประเทศไทยมีรายงานว่าได้แยกเชื้อไวรัสคล้ายรีโอไวรัส (Reo-like virus) จากปลานิลที่ตายด้วยโรคระบาดโดยสถาบันวิจัยสุขภาพสัตว์น้ำจืดในช่วงปีพ.ศ. 2551 ปลานิลป่วยจะมีอาการซึมมีจุดเลือดตามลำตัวเหงือก และตับมีสีซีดลง ปลานิลที่ติดเชื้อไวรัสนี้ มักมีการติดเชื้อแบคทีเรียและปรสิตร่วมด้วย จึงทำให้มีอัตราการตายสูง

2.1.4 โรคปลาที่เกิดจากเชื้อรา

เชื้อราที่พบเป็นกลุ่ม *Achly* sp. หรือ *Saprolegnia* sp. โดยพบสปอร์ของเชื้อราอยู่ทั่วไปในแหล่งน้ำส่วนใหญ่มักจะติดเชื้อในไซที่มีการฟักที่ไม่ดี มักเป็นการติดเชื้อแทรกซ้อน (secondary infection) คือมีปรสิตภายนอกหรือเชื้อแบคทีเรีย เช่น แอโรโมนเนส เข้าทำอันตราย ผิวหนังปลาเมื่อปลาเกิดบาดแผลจากการจับและบอบช้ำจากการขนส่งเชื้อราสามารถที่จะเจริญบนบาดแผลดังกล่าวทำให้เห็นเป็นปุยสีขาวหรือสีน้ำตาล ปรากฏอยู่สารเคมีใช้ในการรักษา คือ ฟอร์มาลินและต่างทึมเนื่องจากส่วนใหญ่แล้วการติดเชื้อจะเกิดขึ้นมาจากสาเหตุอื่น เห็นยวนมาก่อน ดังนั้นควรตรวจหาสาเหตุเบื้องต้นมาก่อนเพื่อจะได้แก้ไขที่ต้นเหตุ

2.2 โรคไม่ติดเชื้อ สามารถแบ่งได้เป็นโรคที่เกิดจากสิ่งแวดล้อมไม่เหมาะสมโรคที่เกิดจากอาหารและโรคที่เกิดจากความบกพร่องทางพันธุกรรม

2.2.1 โรคที่เกิดจากสิ่งแวดล้อม

สร้างความเสียหายทางเศรษฐกิจในการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำจำนวนมาก ซึ่งอาจเกิดจากปัญหาออกซิเจนที่ละลายอยู่ในน้ำมีปริมาณต่ำ (ไม่ควรต่ำกว่า 3 พีพีเอ็ม) การเลี้ยงปลาในอัตราที่หนาแน่นเกินไปเมื่อเลี้ยงไประยะหนึ่งปลาจะว่ายน้ำลอยหัวในช่วงเช้า ถ้าไม่รีบแก้ไขปลาจะทยอยตายสาเหตุเกิดจากออกซิเจนในบ่อไม่เพียงพอหรือมีปริมาณแอมโมเนียที่สูง (ไม่ควรเกิน 0.02 ppm) ควรมีการเปลี่ยนถ่ายน้ำหรือใช้เครื่องตีน้ำหรือดูดน้ำฟนไปในอากาศเพื่อเพิ่มปริมาณออกซิเจนในบ่อ

2.2.2 โรคที่เกิดจากอาหาร

ในช่วงฤดูหนาวปลาจะกินอาหารลดลงเราจะต้องปรับปริมาณอาหารที่ให้งดด้วยเพื่อไม่ให้อาหารเหลือและน้ำในบ่อเน่าเสีย ส่วนที่ปลาที่ปล่อยลงบ่อใหม่ๆ เช่นกันไม่จำเป็นต้องให้อาหารทันที เนื่องจากปลามีเครียดจากการขนส่งและไม่กินอาหาร ควรจัดหาอาหารที่มีคุณค่าทางอาหารครบถ้วน จัดเก็บไว้ในที่แห้งและไม่ควรจัดเก็บเกิน 3 เดือน การให้อาหารเม็ดสำเร็จรูปมากเกินไปจนความจำเป็นทำให้ปลานิลอ้วนและมีก้อนไขมันสะสมในช่องท้องจำนวนมากภูงน้ำดีจะขยายขนาดใหญ่ขึ้น ทำให้ปลาเหล่านี้อ่อนแอและตายได้ง่ายหากสภาพแวดล้อมไม่ดี

2.2.3 โรคที่เกิดจากความผิดปกติทางพันธุกรรม

ทำให้ปลามีลักษณะที่ไม่สมบูรณ์ อ่อนแอ ติดโรคได้ง่ายอัตราอดต่ำสาเหตุน่าจะมาจากการพ่อแม่พันธุ์จำนวนน้อยคู่ ทำให้เกิดการผสมเลือดชิด การตายและโรคระบาดปลาส่วนใหญ่มีสาเหตุเหนียวมาจากปลาเกิดอาการเครียดเนื่องจากคุณภาพน้ำที่แย่งการเลี้ยงที่หนาแน่นมากเกินไปการเลี้ยงปลาในน้ำที่มีออกซิเจนต่ำการให้อาหารไม่เพียงพอการตัดสินใจในการรักษาโรคปลานั้นต้องวินิจฉัยโรคให้ถูกต้องก่อนว่าปลาเกิดโรคจากการติดเชื้ออะไรหรือปลาเป็นโรคไม่ติดเชื้อเพื่อที่จะทำการป้องกันรักษาได้ถูกต้องและทันเวลา เกิดจากสาเหตุร่วมกันของเชื้อโรค และสภาวะแวดล้อมที่ไม่เหมาะสม การรักษาป้องกันจึงต้องใช้วิธีการจับควบคุมไปกับการใช้ยาและสารเคมี ควรมีการปรึกษานักวิชาการประมงหรือสัตวแพทย์ใกล้บ้าน เนื่องจากการใช้ยาในบ่อขนาดใหญ่อาจจะไม่คุ้มค่ากับค่ายา

3. การศึกษาโลหิตวิทยา (Haematology)

เลือดปลาเป็นเนื้อเยื่อเกี่ยวพันซึ่งเป็นตัวกลางในระบบลำเลียง (Transport medium) ทำหน้าที่หลายประการ ได้แก่ ลำเลียงสารต่างๆ เข้าและออกจากเส้นเลือดฝอยซึ่งเป็นบริเวณที่มีการแลกเปลี่ยนกับของเหลวในเนื้อเยื่อทำลายเชื้อโรคและสิ่งแปลกปลอมต่างๆที่เข้าสู่ร่างกาย และควบคุมอุณหภูมิของร่างกายเนื่องจากเลือดปลาเป็นตัวกลางสำคัญในการนำสารอาหารและออกซิเจนไปเลี้ยงเนื้อเยื่อส่วนต่างๆของร่างกายเมื่อเกิดการเปลี่ยนแปลงหรือมีความผิดปกติของระบบใดระบบหนึ่งในร่างกายปลาก็จะส่งผลกระทบต่อองค์ประกอบเลือดโดยตรงการศึกษาค่าโลหิตวิทยาและองค์ประกอบเลือดปลา (Haematological parameters) ได้แก่ มาตรฐานวิทยาของเซลล์เม็ดเลือดปริมาณเม็ดเลือดค่าฮีโมโกลบินระดับน้ำตาลในเลือดปริมาณซีรัมโปรตีน ตลอดจนปริมาณไอออนต่างๆ ในน้ำเลือด เช่น โซเดียม โพแทสเซียม แคลเซียม และคลอไรด์ สามารถใช้เป็นดัชนีบ่งชี้สุขภาพของปลาภาวะเครียดอันเนื่องมาจากปัจจัยสิ่งแวดล้อมการติดเชื้อ และภาวะโภชนาการของปลา (Roberts, 2001) ค่าองค์ประกอบเลือดสามารถนำมาเป็นตัวบ่งชี้ถึงผลของสภาพแวดล้อมได้ดีนอกเหนือจากปัจจัยสิ่งแวดล้อมหรือคุณภาพน้ำซึ่งส่งผลโดยตรงต่อการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบเลือดแล้วพบว่าความหนาแน่นในการเลี้ยง (Stocking density) วิตามินในอาหารอายุและพันธุกรรมของปลายังเป็นปัจจัยที่มีผลต่อองค์ประกอบเลือดของปลาอีกด้วย (นวดลและคณะ, 2554)

4. ส่วนประกอบของเลือดปลา (อมพร, 2545)

เลือดปลามีส่วนประกอบเหมือนกับสัตว์มีกระดูกสันหลังทั่วไป ยกเว้นปลาบางชนิดซึ่งทั่วไปแล้วเลือดปลาประกอบด้วย ส่วนที่เป็นของเหลว ได้แก่ น้ำเลือดหรือพลาสมา (Plasma) และส่วนที่เป็นของแข็ง ได้แก่ เม็ดเลือดแดง (Erythrocyte), เม็ดเลือดขาว (Leucocyte) และเม็ดเลือดน้ำเหลือง (Lymphocyte) แต่มีปลาบางชนิดที่ไม่มีเม็ดเลือดแดงและไม่มีฮีโมโกลบิน (Haemoglobin) ได้แก่ ปลา Ice-fish ที่อาศัยอยู่แถบขั้วโลกใต้ปลาพวกนี้เลือดมีสีใส

4.1 น้ำเลือด (Plasma)

ของเหลวใสสีเหลืองอ่อน มีเกลือแร่สารอาหารที่ย่อยแล้วของเสียเอนไซม์แอนติบอดีแก๊สน้ำเหลือง และฮอร์โมนละลายอยู่ หน้าที่ของน้ำเลือดช่วยละลายเกลือแร่ดูดซึมสารอาหารที่ย่อยแล้วรับของเสียจากเนื้อเยื่อและขับถ่ายอื่น ๆ รวมทั้งเอนไซม์ (Enzyme) แอนติบอดี (Antibody) และก๊าซที่ละลายอยู่

4.2 เม็ดเลือดแดง (Red blood cell)

ในเม็ดเลือดแดงมีสารที่เรียกว่าฮีโมโกลบิน (Haemoglobin) บรรจุอยู่เป็นตัวที่ทำให้เม็ดเลือดแดงดูดซึมเอาแก๊สออกซิเจนได้มากกว่าน้ำเม็ดเลือดแดงมีรูปร่างลักษณะแตกต่างกันไปตามชนิดของปลาปกติจะมีรูปไข่มีความยาว 7-36 ไมครอน จำนวนของเม็ดเลือดแดงก็ขึ้นอยู่กับชนิดของปลา ปลาที่ว่ายน้ำเร็วจะมีเม็ดเลือดแดงมากกว่าปลาที่ว่ายน้ำช้า เช่น ปลาอินทรีมีเม็ดเลือดแดง 3 ล้านเซลล์ต่อมิลลิลิตร ในขณะที่ปลาทองมีเม็ดเลือดแดง 1.4 ล้านเซลล์ต่อมิลลิลิตร

4.3 เม็ดเลือดขาว (White blood cell)

เซลล์ที่ไม่มีสีส่วนใหญ่มีรูปไข่หรือทรงกลมมีปริมาณ 20,000 – 150,000 ล้านเซลล์ต่อมิลลิลิตร เม็ดเลือดขาวเป็นตัวกลางสำคัญในการทำลายเชื้อโรคที่เข้าสู่ร่างกาย แบ่งได้หลายชนิด คือ

1) Granulocyte มีประมาณ 4–40% ของเม็ดเลือดขาวทั้งหมด มีเส้นผ่านศูนย์กลาง 10 ไมครอน มีหลายชนิดขึ้นอยู่กับปฏิกิริยาการติดสี คือ นิวโทรฟิล (Neutropil) แอซิโตฟิล (Acidophil) และเบโซฟิล (Basophil) โดยที่นิวโทรฟิล ทำหน้าที่ย่อยแบคทีเรียที่บุกรุกเข้ามา แอซิโตฟิลจะกินแบคทีเรียส่วนเบโซฟิล

2) Agranular leucocyte มีจำนวนมากที่สุด

3) Monocyte มีลักษณะเหมือนอะแกรนูบาร์แต่มีขนาดเล็กกว่ามีหน้าที่ป้องกันเชื้อโรค

4) เม็ดน้ำเหลือง (Lymphocyte) ช่วยในการสร้างภูมิคุ้มกันให้แก่ร่างกาย

5) Thromboplastin ไปทำปฏิกิริยากับสารในพลาสมาจับกันเป็นร่างแหเม็ดเลือดจะมาติดร่างแหเกิดเป็นก้อนแข็งอุดรูบาดแผลเป็นการห้ามเลือดเส้นร่างแหจะยึดกับผนังหลอดเลือดและเนื้อเยื่อข้างๆแล้วหดตัวรัดแน่นทำให้บาดแผลเชื่อมติดกัน

5. แบคทีเรีย

streptococcus agalactiae

เชื้อ *S. agalactiae* ชื่อเต็มของเชื้อนี้ คือ Lancefield group B beta streptococci ถูกแบ่งกลุ่มตามวิธีการของ Lancefield หรือ มีชื่อว่า group B streptococcus เนื่องจากได้ถูกจัดอยู่ใน Group B streptococci ซึ่งมีแบคทีเรียชนิดเดียวเท่านั้น คือ *S. agalactiae* (Joyce et al. 2009) เป็นแบคทีเรียแกรมบวก รูปร่างกลม (cocci) หรือรี ขนาดเส้นผ่านศูนย์กลาง 0.6-1.2 ไมโครเมตร (Robert, 2007) เซลล์แบ่งตัวตั้งฉากกับแกนยาวของสายในแนวเดียว มักเห็นเป็นเส้นสายยาวต่อกัน ไม่เคลื่อนที่ ไม่สร้างสปอร์มักพบอยู่เป็นคู่หรือเป็นสาย แบคทีเรียชนิดนี้สามารถ เจริญได้ในสภาพทั้งที่มีและไม่มีออกซิเจน โคโลนีของแบคทีเรีย ชนิดนี้มีขนาดใหญ่ จะสร้างรงควัตถุสีเหลือง แดง หรือส้ม รงควัตถุคาโรทีนอยด์จะเกี่ยวข้องกับเยื่อหุ้มเซลล์ และการ

สร้างรงควัตถุจะถูกยับยั้งถ้าเติมกลูโคสลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ (นงลักษณ์, 2544) ลักษณะเป็น เมือกเยิ้มและโปร่งแสง ปัจจุบันพบว่าแบคทีเรียในกลุ่มสเตรปโตคอคคัส มีความสำคัญมาก เนื่องจากเป็นเชื้อที่ก่อโรคได้ในคนทำให้เกิดภาวะแทรกซ้อนและร่างกายอ่อนแอ และก่อโรคใน สัตว์หลาย ชนิด เช่น สุกร โคนม และสัตว์น้ำเศรษฐกิจ พบว่ามีการระบาดหนักในฟาร์ม เพาะเลี้ยงปลาเศรษฐกิจหลายชนิด เช่นปลานิล และปลากะพงขาว (ภิรต์น์, 2552) ทำให้เกิด อันตรายต่อผู้บริโภค และสร้างความเสียหายต่อเศรษฐกิจ ซึ่งก่อความเสียหายเป็นอย่างมากต่อ การเพาะเลี้ยงปลาเศรษฐกิจของไทย (ชโล, 2528) (ภาพที่ 2)



ภาพที่ 2 เชื้อ *Streptococcus agalactiae*

ที่มา : https://en.wikipedia.org/wiki/Streptococcus_agalactiae

การจำแนกทางอนุกรมวิธาน

Kingdom : Bacteria

Phylum : Firmicutes

Class : Bacilli

Order : Lactobacillales

Family : Streptococcaceae

Genus : Streptococcus

Species : *S. agalactiae*

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

5.1 การแพร่ระบาดของเชื้อ *Streptococcus agalactiae*

โรคสเตรปโตคอคคัสในปลา เป็นโรคติดเชื้อแบคทีเรียที่สร้างความสูญเสีย ต่อการผลิตปลาน้ำจืดและปลาน้ำเค็ม ส่วนใหญ่เป็นปลาที่มีมูลค่าทางเศรษฐกิจของหลายประเทศ รวมถึงอุตสาหกรรมการผลิตปลานิลของประเทศไทย การระบาดของโรคสเตรปโตคอคคัสอาจเกิดขึ้นซ้ำในบริเวณที่เคยเกิดโรค หรือเกิดขึ้นในบริเวณที่ไม่เคยมีโรค หากขาดการจัดการฟาร์ม และระบบ ความมั่นคงทางชีวภาพ พบเชื้อสเตรปโตคอคคัสที่เป็นสาเหตุหลักการเกิดโรคในปลานิล คือ *S. agalactiae*, *S. iniae* นอกจากนี้ยังมีชื่อ World Organization For Animal Health หรือ OIE ระบุว่าเชื้อ *S. iniae* สามารถก่อให้เกิดโรคสัตว์สู่คน (zoonosis) มีการรายงานการระบาดของ โรคสเตรปโตคอคคัสใน ปลานิลของต่างประเทศต่าง เช่น ประเทศสหรัฐอเมริกา แอฟริกาใต้ ญี่ปุ่น อิสราเอล และอิตาลี รวมทั้งในประเทศไทย ซึ่งสามารถพบได้ในปลานิลทุกขนาด ทั้งปลานิลดำ และปลานิลแดง เกิดได้ขึ้นในทุกภูมิภาคของประเทศที่มีการเลี้ยงปลานิล ความรุนแรงของโรคจะแตกต่างกันขึ้นกับสายพันธุ์ของเชื้อและรูปแบบการจัดการฟาร์ม โดยฟาร์มที่มีการเปลี่ยนแปลงอย่างรวดเร็ว ความหนาแน่นการเลี้ยงสูง การจับปลาหรือการขนย้ายปลาที่ไม่เหมาะสมทำให้เกิดบาดแผลตามตัว รวมทั้งคุณภาพน้ำที่ไม่เหมาะสม เช่น ปริมาณออกซิเจนละลายในน้ำต่ำ แอมโมเนียหรือไนไตรท์สูง ทำให้เกิดความเครียด ส่งผลกระทบต่อระบบภูมิคุ้มกันโรคปลานิล (สำนักงาน สิ้นค้าเกษตรและอาหารแห่งชาติ, 2553)

5.2 คุณสมบัติบางประการ

เชื้อแบคทีเรียสเตรปโตคอคคัสที่สามารถก่อให้เกิด การติดเชื้อในระบบได้ (Systemic infection) ได้แก่

1) แอนติเจนที่ผิวเซลล์ (Surface antigens) ช่วยให้เชื้อแบคทีเรียนี้สามารถเกาะพื้นผิวเซลล์ของปลา ปกป้องการถูกทำลายจากเอนไซม์ไลโซไซม์ของปลา เชื้อสามารถเพิ่มจำนวน และกระจายแพร่ผ่านทางน้ำเหลือง เลือด (septicemia) ไปยังอวัยวะเป้าหมายของปลาได้ เช่น ตับ ไต ม้าม และสมอง

2) การสร้างสารพิษ สารพิษหลักของเชื้อสเตรปโตคอคคัส คือ ฮีโมไลซิน หรือสเตรปโตไลซิน (Streptolysin) แบ่งออกได้ 2 ชนิด คือ Streptolysin S และ Streptolysin O สารพิษ ทำให้เกิดการแตกตัวของเซลล์เม็ดเลือดแดงสมบูรณ์บน Blood agar โดย Streptolysin S ทำให้เกิดการแตกตัวของเซลล์เม็ดเลือดแดงที่ส่วนพื้นผิวของ blood agar (Surface hemolysis) ส่วน Streptolysin O ทำให้เกิดการแตกตัวของเซลล์เม็ดเลือดแดงที่ส่วนลึกของ blood agar (deep hemolysis) ซึ่งเป็นสภาวะที่ไม่มีออกซิเจน สารพิษชนิดนี้ก่อให้เกิดความเสียหายต่อเซลล์ และเนื้อเยื่ออย่างรวดเร็ว รวมทั้งเซลล์เม็ดเลือดขาว ตับ และหัวใจ

3) การผลิตเอนไซม์ เอนไซม์ที่ผลิตจากเชื้อแบคทีเรียสเตรปโตคอคคัส ส่วนใหญ่สามารถย่อยโมเลกุลขนาดใหญ่ เช่น เนื้อเยื่อเกี่ยวพัน เป็นต้น ทำให้เชื้อโรคสามารถแทรกผ่านเนื้อเยื่อต่างๆ ของร่างกายได้ง่าย โดยเฉพาะในกรณีที่เกิดบาดแผลบริเวณผิวหนัง หรือเยื่อของอวัยวะต่างๆ อาการทั่วไปของปลา คือ ตับ ม้าม และไตบวม เกิดช่องว่างภายในเยื่อหุ้มสมองจะหนาขึ้น และเกิดในส่วนของลำไส้ได้เช่นกัน (Zamri-Saad et al, 2010) การก่อโรคในปลากะพงขาว โดยแยกเชื้อนี้จากปลากะพงขาวที่ป่วย เชื้อจัดอยู่ในกลุ่ม non-haemolytic Streptococci เจริญได้ในอาหารที่มีความเป็นกรดต่าง 9.6 และความเค็ม 0 ppt ความรุนแรงของเชื้อต่อปลากะพงขาวเท่ากับ 1.937×10^3 CFU/ml (LD50 ที่ 14 วัน) ปลาป่วยจะแสดงอาการดังนี้ มีลำตัวสีคล้ำ เสียการทรงตัว ตาขุ่นและโปน มีของเหลวในช่องท้อง ตับซีด ม้ามบวม และตกเลือดในสมอง ปริมาณเม็ดเลือดแดงต่ำ แต่ปริมาณเม็ดเลือดขาวสูงขึ้น (เฉลิม และคณะ, 2548)

5.3 อาหารเลี้ยงเชื้อ

เป็นแบคทีเรียที่ต้องการสารอาหาร ในการเจริญเติบโตค่อนข้างมาก จึงต้องเติมส่วนของเลือด ซีรัม หรือน้ำไขสันหลังลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ ได้แก่ อาหาร Brain Heart Infusion Agar (BHIA) (Kitao, 1982), Todd-Hewitt Broth Agar (THBA), Nutrient Agar (NA) และ Horse Meat Infusion Agar (HMIA) โดยมีการเติมเลือดร่วมกับการเติมยาปฏิชีวนะ oxolinic acid 5 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร colistin 10 ไมโครกรัม/มิลลิลิตร หรือสามารถเพาะเชื้อนี้ได้ ในอาหารเหลวซึ่งมักเจริญได้เป็นดิฟฟิโคหรือเป็นเส้นสายไซส์สั้นๆ ผิดกับ streptococci group A, C และ G ที่เป็นสายยาว มีบีตาฮีโมไลซินที่เกิดจากฮีโมไลซินที่ต่างจากของ streptococci group A ซึ่งฮีโมไลซินนี้มีสมบัติคล้ายของสเตรปโตโลซินเอส (SLS) มากกว่าสเตรปโตโลซินโอ (SLO) ตรงที่จะไม่ขับสารออกมาในอาหารเลี้ยงเชื้อ ส่วนใหญ่จะสร้างรงควัตถุสีเหลือง แดง หรือส้ม รงควัตถุคาร์โรทีนอยด์จะเกี่ยวข้องกับเยื่อหุ้มเซลล์ และการสร้างรงควัตถุจะยับยั้งถ้าเติมกลูโคสลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ (นงลักษณ์, 2544)

6. โสมไทย

ชื่อวิทยาศาสตร์ *Talinpaniculatum* (Jacq.) Gaertn. ชื่อพ้องวิทยาศาสตร์ *Claytonia patens* (L.) Kuntze, *Portulaca paniculata* Jacq., *Portulaca patens* L., *Talinum patens* (L.) Willd. จัดอยู่ในวงศ์ Talinaceae มีชื่อสามัญว่า Fame Flower, Ceylon Spinach, Sweetheart, Surinam Purslane มีชื่อท้องถิ่นอื่นๆว่า โสม โสมคน (ภาคกลาง), ว่านผักปัง (เชียงใหม่), โทวหนึ่งเซียม (จีน), ถูเหียนเซิน (จีนกลาง) ซึ่งมีการจัดลำดับอนุกรมวิธานดังนี้ (Medthai, 2560)

Kingdom : Plantae

Division : Magnoliophyta

Clade : Magonoliopsida

Order : Cyryophyllales

Family : Talimaceae

Genus : *Talinum*

Species : *paniculatum*

6.1 ลักษณะทางพฤกษศาสตร์

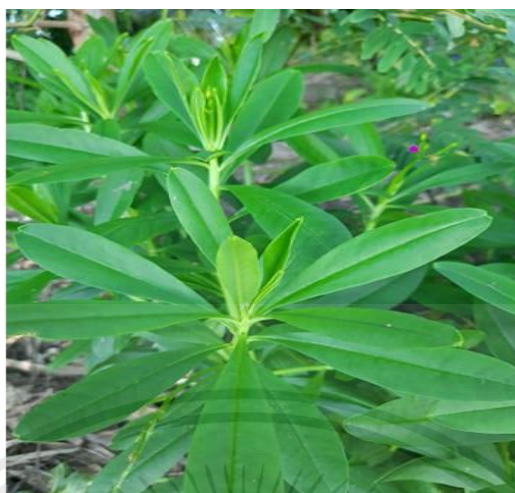
ต้นโสมไทยจัดเป็นพรรณไม้ล้มลุก ที่มีอายุประมาณหนึ่งปี ลำต้นตั้งตรง และความสูงของลำต้นประมาณ 60-100 เซนติเมตร แตกกิ่งก้านบริเวณโคนต้น แตกออกจากต้นมีประมาณ 5 กิ่งขึ้นไป โดยการแตกกิ่งห่างประมาณ 1 นิ้ว ลำต้นมีลักษณะเหลี่ยมและฉ่ำน้ำ ลำต้นอ่อนเป็นสีเขียว เมื่ออายุมากจะเป็นสีน้ำตาลบริเวณโคนต้น ต้นอ่อนและลำต้นจะเปราะและหักได้ง่าย เมื่อแก่แล้วจะแข็งและเหนียว นิยมขยายพันธุ์โดยใช้เมล็ด เพราะจะได้รากแบบโสมเกาหลีหรือโสมจีน แต่ถ้านำมาปักชำจะไม่มีรากแก้ว (รากโสม) แต่จะมีรากแขนงเท่านั้น โสมไทยเป็นพรรณไม้กลางแจ้งที่เจริญเติบโตได้ดีในดินทรายหรือดินร่วนซุยที่มีความชุ่มชื้นสูง ชอบที่มีแสง พบขึ้นได้ทั่วไปในทุกภาคของประเทศ มักพบในที่ชุ่มชื้น บริเวณใต้ต้นไม้ใหญ่ ตามป่าโปร่ง ป่าเต็งรัง ตามไร่สวน หรือบ้านเรือนทั่วไป

6.1.1 เมล็ดโสมไทย

ลักษณะของเมล็ดเป็นรูปกลมแบน เมล็ดมีสีขาวตอนผลอ่อน และจะเปลี่ยนเป็นสีดำเมื่อแก่ ผิวเมล็ดเรียบ มีลักษณะเปราะบาง

6.1.2 ใบโสมไทย

ใบเป็นใบเดี่ยวออกเรียงสลับ ลักษณะของใบเป็นรูปมนรีหรือรูปไข่ ปลายใบมนหรือแหลมสั้น โคนใบเรียวแคบเล็กลงจนถึงก้านใบ ขอบใบเรียบ แผ่นใบมีสีเขียวเรียบเป็นมันทั้งสองด้าน เนื้อใบ ไม่มีขน หลังใบมีสีเข้มกว่าท้องใบ เนื้อใบหนาและนิ่ม จะมีขนาดกว้างประมาณ 2.5-3.5 เซนติเมตร และยาวประมาณ 5-7 เซนติเมตร เส้นใบสานกันเป็นร่างแห ในส่วนของน้ำยางที่ใบมีสีและเหนียว เมื่อสัมผัสจะรู้สึกคันเล็กน้อย



ภาพที่ 3 ไบโซมไทย

ที่มา : <http://www.bansuanpa-chara.com>

6.1.3 ผลโซมไทย

ลักษณะของผลเป็นรูปทรงกลมหรือกลมรี ขนาดเล็ก โดยจะมีขนาดประมาณ 3 มิลลิเมตร ผลอ่อนจะเป็นสีเขียว ผิวผลเรียบ เมื่อแก่แล้วจะเป็นสีเหลืองอ่อน สีแดงเข้ม เมื่อแก่จัด จะแตกทำให้เมล็ดฟุ้งกระจายตกลงบนพื้นดิน ภายในผลมีเมล็ดสีดำขนาดเล็ก มีจำนวนเมล็ด ประมาณ 50-60 เมล็ด (Medthai, 2560)

6.1.4 ดอกโซมไทย

ออกดอกเป็นช่อบริเวณส่วนยอดหรือที่ปลายกิ่ง ก้านช่อตั้งขึ้น ดอกมีขนาดเล็ก สีม่วงอ่อน เมื่อบานเต็มที่จะมีขนาดกว้างประมาณ 6 มิลลิเมตร (ดอกจะบานในช่วงที่มีแสง เวลาไม่มีแสงดอกจะหุบ ก้านดอกย่อยยาว) กลีบดอกมี 5 กลีบ กลีบดอกเป็นรูปไข่หรือเป็นรูปกลมรี ปลายกลีบแหลม ไม่มีก้าน กลีบเลี้ยงดอกมี 2 กลีบ หลุดร่วงได้ง่าย สีขาวใส ห่อหุ้มดอก ในขณะตูม โคนกลีบเลี้ยงมีลักษณะเป็นครึ่งวงกลม แกนกลางของกลีบเลี้ยงเป็นสีเขียวเข้ม เป็นเส้นบางขึ้นไป และปลายกลีบเลี้ยงจะมีลักษณะแหลม ดอกแบบสมบูรณ์เพศ บริเวณกลางดอกมี เกสรเพศผู้ 10 อัน ล้อมรอบเกสรเพศเมีย มีสีเหลือง มีรูปร่างคล้ายเมล็ดถั่วประกบกัน ส่วนก้าน เกสรเพศเมียจะเป็นเส้นบาง ๆ และมีลักษณะโค้งเล็กน้อย ส่วนปลายแฉกจะแยกออกเป็น 3 แฉก และรังไข่มีลักษณะกลม ภายในรังไข่มีอวุลเป็นเม็ดเล็ก ๆ จำนวนมาก ส่วนละอองเรณูจะมีลักษณะเป็นเม็ดเล็ก ๆ สีเหลือง หากมีความชุ่มชื้นเพียงพอ จะออกดอกได้ตลอดทั้งปี และมีแมลงและมดตำมาอาศัยอยู่



ภาพที่ 4 ดอกโสมไทย

ที่มา : <https://sites.google.com/site/wiriyaporneye/info>

6.1.4 รากโสมไทย

เป็นรากแก้วหรือเหง้าขนาดใหญ่อยู่ใต้ดิน คล้ายโสมเกาหลี มีความเหนียว ลักษณะของรากเป็นรูปกลมยาวปลายแหลมคดงอเล็กน้อย และมีรากฝอยมาก ส่วนเปลือกของรากมีสีขาวหรือสีน้ำตาล เนื้อในรากนึ่มสีขาวนวล เมื่อขูดที่ผิวของรากพบว่าบริเวณที่ขูดเป็นสีแดง รากแก้วจะมีความเหนียว มีกลิ่นฉุนเล็กน้อยเมื่อรากโตเต็มที่จะมีรูปร่างคล้ายโสมเกาหลี (Medthai, 2560)

6.2 ถิ่นกำเนิด

เป็นพันธุ์พืชที่มีถิ่นกำเนิดในทวีปเอเชียแล้วมีการแพร่กระจายพันธุ์ไปยังดินแดนต่าง ๆ ในอเมริกาใต้และแอฟริกา สำหรับในประเทศไทยนั้นสามารถพบได้ทั่วทุกภาคของประเทศโดยมักพบได้ตามบริเวณที่ชุ่มชื้นได้ร่มไม้ใหญ่ หรือป่าเต็งรังและป่าโปร่งทั่วไป รวมถึงตามบริเวณบ้านเรือนในชนบททั่วไป

6.3 การขยายพันธุ์

โสมไทยสามารถขยายพันธุ์โสมไทยได้โดยการใช้เมล็ด โดยการนำเมล็ดที่แก่ (สีดำ) นำมาแช่น้ำ 1 คืน แล้วนำไปเพาะในที่ที่จัดเตรียมไว้ผสมวัสดุเพาะให้เรียบร้อยแล้ว จากนั้นรดน้ำให้ชุ่มนำไปวางไว้ในที่ร่มหรือเรือนเพาะชำ รอจนต้นมีอายุครบ 20-30 วัน หรือ สูง 10-15 เซนติเมตร และมีใบจริง 2-3 คู่ จึงนำไปปลูกลงในแปลงได้ สำหรับวิธีการปลูกรากก็สามารถทำได้เช่นเดียวกันกับการปลูกรากไม้ล้มลุกประเภทอื่นๆได้

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

6.4 สรรพคุณของโสมไทย

1) รากโสมไทยมีรสชุ่ม ขมเล็กน้อย ยาสุขุม ไม่มีพิษ ใช้เป็นยาบำรุงธาตุ บำรุงร่างกาย ส่วนเหง้ามีรสหวานร้อน ใช้เป็นยาบำรุงร่างกาย บำรุงธาตุ บำรุงกำลัง แก้อาการอ่อนเพลีย โดยใช้เหง้านำมาดองกับเหล้ากิน

2) หากร่างกายมีอาการอ่อนเพลีย อันเนื่องมาจากการตรากตรำทำงานหนัก ใช้รากสดหรือรากแห้ง นำมาผสมกับรากทงฮวย และน้ำตาลกรวด แล้วนำมาตุ๋นกินกับไก่ ส่วนอีกตำรับยาแก้อาการอ่อนเพลียไม่มีเรี่ยวแรง ให้ใช้รากแห้ง 35 กรัม นำมาตุ๋นกินกับปลาหมึกแห้ง 1 ตัว

3) หากมีเหงื่อออกมากผิดปกติ เหงื่อออกไม่รู้ตัว ให้นำรากแห้งประมาณ 60 กรัม นำมาตุ๋นกับกระเพาะหมูหนึ่งใบแล้วนำมากิน

4) ช่วยแก้อาการวิงเวียนศีรษะได้

5) ยาบำรุงร่างกายหลังการฟื้นไข้ใหม่ๆ ด้วยการใช้รากแห้ง 30 กรัม รากโศยกิ่งปิวก 30 กรัม และโหวงจี้ม้อท้อ 15 กรัม นำมาผสมกันต้มกับน้ำกิน

6) รากมีสรรพคุณเป็นยาแก้ศีรษะมีไข้

7) รากใช้เป็นยาแก้อาการไอ ไอเป็นเลือด ไอแห้ง แก้ปวดร้อนแห้ง ตำรับยาแก้ไอ ให้ใช้รากสดหรือรากแห้ง นำมาผสมกับรากทงฮวย และน้ำตาลกรวด ใช้ตุ๋นกินกับไก่

8) รักษาอาการไอเรื้อรังซึ่งเกิดจากปอดด้วยการใช้รากแห้งหึ่งตัวลักแห้งอย่างละประมาณ 30 กรัม เจียะเซียงท้อแห้ง 15 กรัม และเบะตง 10 กรัม นำมาผสมกันแล้วต้มกินเป็นยา

9) รากโสมไทย มีสรรพคุณเป็นยาบำรุงปอด ทำให้ปอดชุ่มชื้น

10) รากใช้เป็นยาแก้ท้องเสีย แก้อาการท้องเสียอันเนื่องมาจากความเครียดหรือความกังวลที่มากเกินไป ให้ใช้รากแห้งประมาณ 15-30 กรัม และผลพุทราจีน 15 กรัม นำมาต้มกิน

11) ยาแก้ธาตุอ่อน กระเพาะลำไส้ไม่มีเรี่ยวแรง ถ่ายกะปริบกะปรอย ด้วยการใช้รากแห้ง 30 กรัม และพุทราจีน 30 กรัม นำมารวมกันต้มกับน้ำกิน

12) ใช้เป็นยาแก้ปัสสาวะขัด

13) ช่วยแก้อาการปัสสาวะมาผิดปกติ ด้วยการใช้รากโสมไทยสดกับรากกิมเ็งสดอย่างละประมาณ 60 กรัม นำมาต้มกับน้ำกินวันละ 2-3 ครั้ง

14) ช่วยแก้ประจำเดือนมาผิดปกติของสตรี หรือประจำเดือนมาไม่ปกติ

15) รากมีสรรพคุณช่วยบำรุงม้าม

16) ใบใช้เป็นยาแก้บวมอักเสบมีหนอง วิธีใช้รักษาฝีอักเสบมีหนอง ให้นำใบสดกับน้ำตาลทรายแดง นำมาตำผสมกันให้ละเอียดจนเข้ากัน ใช้เป็นยาพอกบริเวณที่เป็น

17) เหง้าใช้เป็นยาทาภายนอกแก้อาการอักเสบ ลดอาการบวม

18) สำหรับสตรีหลังการคลอดบุตร มีน้ำนมน้อย ให้ใช้ใบอ่อนของต้นโสมไทยมาผัดกินเป็นอาหาร จะช่วยขับน้ำนมได้ ส่วนรากมีสรรพคุณเป็นยาบำรุงน้ำนมของสตรี

6. 5 ประโยชน์ของโสมไทย

ใบอ่อนโสมไทยสามารถนำมาผัดเป็นผักที่มีรสชาติดี เช่น ผัดน้ำมันหอย ผัดแบบผักบุ้งไฟแดง แกงจืด ส่วนยอดใบอ่อนก็นำมาลวก ต้ม หรือหนึ่งจิ้มกินกับน้ำพริก และใบอ่อนยังสามารถนำมาใช้แทนผักโขมในการทำอาหารได้อีกด้วย

โสมไทยเป็นพืชที่อุดมไปด้วยวิตามิน และเป็นอาหารที่มีคุณค่าสำหรับผู้ป่วยเบาหวาน และผู้ที่เฟื่องฟูใช้ใบอ่อนและยอดอ่อน จะนำมาใช้รับประทานเป็นผักใบเขียว มีประโยชน์ช่วยบำรุงร่างกาย โดยคุณค่าทางโภชนาการของโสมไทย จะประกอบไปด้วย คาร์โบไฮเดรต, เส้นใยอาหาร, โปรตีน, แคลเซียม, ธาตุเหล็ก, ฟอสฟอรัส, วิตามินเอ, วิตามินบี 1, วิตามินบี นอกจากนี้ยังมี essential oils, สาร flavonoids, chromene, มีน้ำมันหอมระเหยอีกเล็กน้อย และยังมีสารสำคัญ อื่น ๆ อีก เช่น borneol, camphene, camphor, cineol, limonene, myrcene, pinene, pinostrobin, rubramine, thujene

6.6 ส่วนประกอบ

ตารางที่ 1 องค์ประกอบใกล้เคียงและค่าพลังงานรวมของใบสดของโสมไทย kcal 100 g-1

ส่วนประกอบ	น้ำหนัก 100 g-1
ความชื้น	5.93 ±0.10
คาร์โบไฮเดรตทั้งหมด	16.45 ±0.76
โปรตีน	18.61 ±0.47
ไขมัน	6.58 ±0.11
ใยอาหารที่ละลายน้ำได้	1.19 ±0.24
ใยอาหารที่ไม่ละลายน้ำ	34.75 ±0.66
ใยอาหารทั้งหมด	35.94 ±0.90
เถ้า	22.42 ±0.08
พลังงานทั้งหมด	199.46 kcal

ที่มา : Acta Scientiarum Polonorum Technologia Alimentaria

อุปกรณ์และวิธีการ

อุปกรณ์

1. วัสดุและสัตว์ทดลอง

- 1.1 สัตว์ทดลอง : ปลานิลขนาด 2 เซนติเมตร จำนวน 400 ตัว
- 1.2 อาหารทดลอง
- 1.3 โสมไทย

2. อุปกรณ์

- 2.1 สำหรับใช้ในการเลี้ยงปลานิล
 - 2.1.1 ถังพลาสติกปริมาตร 500 ลิตร จำนวน 16 ถัง
 - 2.1.2 เครื่องให้อากาศ
 - 2.1.3 หัวทราย
 - 2.1.4 สายออกซิเจน
- 2.2 สำหรับการเตรียมโสมไทย
 - 2.2.1 ตู้อบลมร้อน
 - 2.2.2 เครื่องบดอาหาร
 - 2.2.3 เครื่องชั่งดิจิตอล 4 ตำแหน่ง
 - 2.2.4 ถาด
- 2.3 สำหรับใช้เตรียมอาหาร
 - 2.3.1 เครื่องบดอาหารแบบเม็ดจมน (Mincer)
 - 2.3.2 เตาอบลมร้อน (Hot Air Oven)
 - 2.3.3 เครื่องชั่งดิจิตอล 4 ตำแหน่ง
 - 2.3.4 ช้อนตักแก้วตัก
 - 2.3.5 ถาด
 - 2.3.6 โหลใส่อาหาร
- 2.4 สำหรับตรวจค่าโลหิตวิทยา
 - 2.4.1 เข็มเจาะเลือดขนาด 22 G และกระบอกฉีดยาขนาด 1 มิลลิลิตร
 - 2.4.2 หลอดสำหรับใส่ตัวอย่างเลือด 1.5 มิลลิลิตร
 - 2.4.3 หลอดแคปิลลารี
 - 2.4.4 แผ่นอ่านค่าฮีมาโตคริต
 - 2.4.5 เครื่องปั่นฮีมาโตคริต

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- 2.4.6 Thoma pipette
- 2.4.7 Hemocytometerr
- 2.4.8 กล้องจุลทรรศน์
- 2.5 สำหรับการทดสอบความสามารถในการยับยั้งแบคทีเรีย
 - 2.5.1 ตู้ปลอดเชื้อ (Laminar Air Flow)
 - 2.5.2 เครื่องหมุนเหวี่ยง (Centrifuge)
 - 2.5.3 เครื่องวัดค่าดูดกลืนแสง (Spectrophotometer)
 - 2.5.4 ลูปเขี่ยเชื้อ (Loop)
 - 2.5.5 Flask ขนาด 250 ml
 - 2.5.6 Corning tube ขนาด 50 ml
 - 2.5.7 Micro centrifuge tube ขนาด 1.5 ml
 - 2.5.8 Micropipette tip
 - 2.5.9 Micropipette
 - 2.5.10 96 well plate
 - 2.5.11 plate
 - 2.5.12 ตู้บ่มเชื้อ (Incubator)
 - 2.5.13 แท่งแก้วสามเหลี่ยม (Spreader)
 - 2.5.14 แอลกอฮอล์ 95 เปอร์เซ็นต์ 33
 - 2.5.15 แอลกอฮอล์ 70 เปอร์เซ็นต์
 - 2.5.16 ตะเกียงแอลกอฮอล์
- 2.6 เชื้อที่ใช้ในการทดลอง
 - Streptococcus agalactiae*
- 2.7 อาหารเลี้ยงเชื้อ
 - Tryptic soy agar
- 2.8 ตัวทำละลาย
 - NaCl 0.85%
- 2.9 สำหรับวิเคราะห์คุณภาพน้ำ
 - 2.9.1 อุณหภูมิโดยใช้เทอร์โมมิเตอร์ (Themometer)
 - 2.9.2 ความเป็นกรด-ด่าง (pH)
 - 2.9.3 ค่าปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำ (DO)
 - 2.9.4 ค่าแอมโมเนีย (Ammonia)
 - 2.9.5 ค่าไนไตรท์ (Nitrite)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารเคมี

1. สารเคมีที่ใช้สำหรับการตรวจค่าโลหิตและกิจกรรมการกลืนกินสิ่งแปลกปลอม

1.1 Ethylene diaminetetraacetic acid: EDTA

1.2 RPMI 1640 Medium (Sigma-Aldrich®)

1.3 Dacie's fluid

1.4 Tuck's solution

1.5 Lymphoprep™ (Corning®)

1.6 Latex bead (Sigma-Aldrich®)

1.7 สีย้อม diff-quick staining

1.8 NaCl 0.85% (ตัวทำละลาย)



วิธีการทดลอง

การทดลองที่ 1 การศึกษาค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลานิล

1.วางแผนการทดลอง

การศึกษาผลของโสมไทยต่อค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลานิล โดยวางแผนการทดลองแบบสุ่มตลอด (Completely Randomized Design ; CRD) โดยกำหนดระดับความเข้มข้นของโสมไทยในอาหารแต่ละสูตรเป็น 4 การทดลอง (Treatment) แต่ละความเข้มข้นมี 4 ซ้ำ (Replication) รวม 16 หน่วยการทดลอง (Experimental) ดังนี้

- ชุดการทดลองที่ 1 (T₁) สูตรอาหารพื้นฐานไม่ผสมใบโสมไทย (ชุดควบคุม)
- ชุดการทดลองที่ 2 (T₂) สูตรอาหารพื้นฐานผสมใบโสมไทย 5 เปอร์เซ็นต์
- ชุดการทดลองที่ 3 (T₃) สูตรอาหารพื้นฐานผสมใบโสมไทย 10 เปอร์เซ็นต์
- ชุดการทดลองที่ 4 (T₄) สูตรอาหารพื้นฐานผสมใบโสมไทย 15 เปอร์เซ็นต์

2. การเตรียมการทดลอง

2.1 การเตรียมปลานิล

คัดเลือกปลานิลขนาด 2 เซนติเมตร จำนวน 400 ตัว นำปลาทั้งหมดมาปรับสภาพในการทดลองในถังทดลองก่อนการทดลอง 1 สัปดาห์เพื่อปรับสภาพปลานิลให้คุ้นเคยกับสภาพแวดล้อมใหม่ ความหนาแน่น 25 ตัว/ถัง จำนวน 16 ถัง เลี้ยงในถังขนาด 500 ลิตร เติมน้ำ 300 ลิตร มีการให้อาหารวันละ 2 ครั้ง ช่วงเช้าเวลา 07.00 น. และช่วงเย็น 16.00 น. โดยใช้อาหารอัตรา 5 เปอร์เซ็นต์ของน้ำหนักตัว

2.2 การเตรียมใบโสมไทย

นำใบโสมไทยมาเช็ดทำความสะอาดแล้วตากลมให้แห้ง หลังจากนั้นให้ชั่งน้ำหนักก่อนเข้าอบแล้วจดบันทึกน้ำหนักไว้ เพื่อดูน้ำหนักการอบว่าลดลงเท่าไร จากนั้นจะทำการอบใบโสมไทย โดยใช้วิธีการอบแห้งด้วยตู้อบร้อนที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส ควรหมั่นมากลับเพื่อให้ใบโสมไทยโดนความร้อนที่เท่ากันและชั่งน้ำหนักหลังอบใบโสมไทยมี %Yeild เท่ากับ 7.31 ± 0.53 เปอร์เซ็นต์ หลังจากนั้นเอาใบโสมไทยที่อบแห้งแล้วไปทำการบดให้เป็นผง เพื่อเตรียมนำไปทำการผสมกับอาหารปลานิลสูตรต่างๆต่อไป

$$\%Yeild = \frac{\text{น้ำหนักหลังอบ}}{\text{น้ำหนักก่อนอบ}} \times 100$$

2.4 การเตรียมอาหารทดลอง

ซึ่งวัตถุดิบตามตารางที่ 2 นำวัตถุดิบแต่ละชนิดมาผสมให้เข้ากัน โดยมีลำดับขั้นตอนดังต่อไปนี้

- 1) นำปลาป่น รำข้าว ข้าวโพด ใบบวบยา แกลบ มาผสมให้เข้ากัน
- 2) ใส่ บีเอสที วิตามินและแร่ธาตุรวม แคลเซียมโปรปิโอเนต 80% ผสมให้เข้ากันอีกครั้ง แล้วใส่น้ำมันทูน่า น้ำมันรำข้าว จากนั้นใช้เครื่องคนให้เข้ากัน
- 3) นำปลายข้าวและกากถั่วเหลืองผสมคลุกเคล้ากับน้ำร้อน จากนั้นนำไปผสมกับส่วนผสมที่เตรียมไว้แล้วคลุกเคล้าให้เข้ากัน
- 4) นำไปเข้าเครื่องอัดอาหารจะได้อาหารเส้นผ่าศูนย์กลาง 3 มิลลิเมตร เสร็จแล้วนำไปอบด้วยตู้อบลมร้อนจนกว่าอาหารจะแห้งที่อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส

ตารางที่ 2 ส่วนประกอบของสูตรอาหารที่มีส่วนผสมของไบโอสมไทยในระดับต่างๆ

วัตถุดิบ	ระดับโสมไทยในสูตรอาหาร(กรัม)			
	T1	T2	T3	T4
ปลาป่น	200.00	200.00	200.00	200.00
กากถั่วเหลือง	366.50	366.50	366.50	366.50
รำข้าว	150.00	100.00	50.00	0.00
ข้าวโพด	90.00	90.00	90.00	90.00
ปลายข้าว	79.20	103.70	128.30	152.00
โสมไทย	0.00	50.00	100.00	150.00
น้ำมันรำข้าว	0.00	3.00	6.00	9.00
น้ำมันทูน่า	20.00	20.00	20.00	20.00
วิตามินและแร่ธาตุรวม	10.00	10.00	10.00	10.00
วิตามินซี 30%	0.30	0.30	0.30	0.30
บีเอสที กั้นหีน	0.20	0.20	0.20	0.20
แคลเซียมโปรปิโอเนต 80%	2.00	2.00	2.00	2.00
แกลบ	81.80	54.30	26.70	0.00
รวม (กรัม)	1000.00	1000.00	1000.00	1000.00
น้ำ (มิลลิลิตร)	400	400	400	400

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3. การเลี้ยงสัตว์ทดลอง

เลี้ยงปลานิลโดยการให้อาหารตามชุดการทดลองทั้งหมด 4 ชุด โดยให้อาหารวันละ 2 ครั้ง ช่วงเช้าเวลา 07.00 – 08.00 น. และช่วงเย็น 16.00 – 17 น. อัตรา 5 เปอร์เซ็นต์ของน้ำหนักตัวเป็นเวลานาน 8 สัปดาห์ โดยทำการปรับปริมาณอาหารที่ให้ทุก 2 สัปดาห์

4. การรวบรวมข้อมูลและวิเคราะห์ข้อมูลค่าโลหิตวิทยา

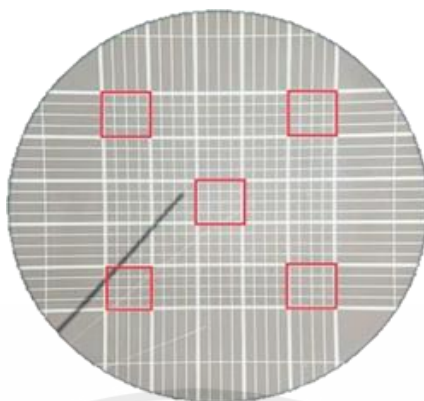
ทำการสุ่มปลาจำนวน 4 ตัว จากแต่ละชุดการทดลองมาฉีดเชื้อ *Streptococcus agalactiae* ที่ความเข้มข้นเชื้อเท่ากับ 1.03×10^9 CFU/ml ปริมาตร 0.1 มิลลิลิตรต่อตัว ทิ้งไว้ นาน 3 ชั่วโมง ทำการเจาะเลือดปลาโดยใช้เข็มฉีดยาเบอร์ 22 G และกระบอกฉีดยาขนาด 3 มิลลิลิตร ซึ่งกลั่นด้วย 0.5 M EDTA เพื่อป้องกันการแข็งตัวของเลือด เจาะเลือดปลาปริมาตร 2 มิลลิลิตร จากนั้นนำเลือดมาทดสอบค่าโลหิตวิทยา และกระบวนการจับกินสิ่งแปลกปลอม

4.1 การหาค่าHaematocrit index (HI)

การวัดปริมาณของเม็ดเลือดแดงอัดแน่น (Pack red blood cell volume) หรือฮีมาโตคริตในปลาโดยทั่วไปจะใช้วิธี microhaematocrit method เป็นการบรรจุเลือดปลาลงใน capillary tube แล้วปิดด้านหนึ่งของหลอดด้วยดินน้ำมันนำหลอดไปปั่นเหวี่ยงด้วยเครื่อง Haematocrit 24 (Hettich centrifugen, Thailand) ด้วยความเร็ว 10,000 รอบต่อนาทีเป็นเวลา 5 นาทีบันทึกค่า Haematocrit index

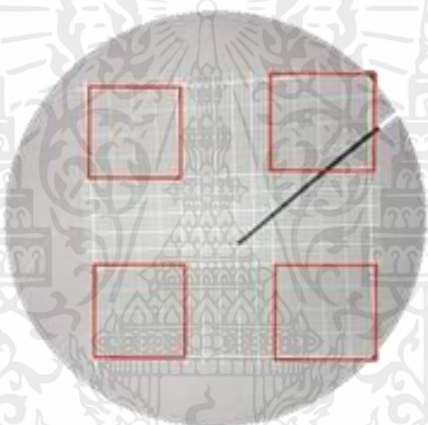
4.2 การหาค่าปริมาณเม็ดเลือดแดงและเม็ดเลือดขาวทั้งหมด (Total erythrocyte / leucocyte count)

การนับปริมาณเม็ดเลือดแดงโดยการเจือจางเลือดปลาในสาร Dacie's fluid ในอัตราส่วน 1:250 (ใช้เลือดปลาปริมาตร 20 ไมโครลิตรผสมกับ Dacie's fluid ปริมาตร 4,980 ไมโครลิตร) และการนับเม็ดเลือดขาวจะเจือจางเลือดปลาในสารละลายของสีย้อม Turk's solution ในอัตราส่วน 1:100 (ใช้เลือดปลาปริมาตร 20 ไมโครลิตรผสมกับ Turk's solution ปริมาตร 1,980 ไมโครลิตร) แล้วนับจำนวนโดยใช้สไลด์นับเม็ดเลือด (Neubauer Cell counting หรือ Haemocytometer) ปริมาณเม็ดเลือดแดงทั้งหมดจะได้จากการนับปริมาณเม็ดเลือดแดงที่ปรากฏในช่องสี่เหลี่ยมเล็กทั้งสี่มุมรวมกันกับช่องตรงกลาง (R) (ภาพที่ 3) ของช่องสี่เหลี่ยมใหญ่ กลางสไลด์นับเม็ดเลือดส่วนปริมาณเม็ดเลือดขาวจะนับปริมาณของเม็ดเลือดขาวที่ปรากฏในช่องสี่เหลี่ยมใหญ่ (W) ทั้งสี่มุม(ภาพที่ 4)แล้วคำนวณเทียบกับปริมาตรของเลือดทั้งหมดในสไลด์ นับเม็ดเลือดและสัดส่วนการเจือจาง (dilution factor)



ภาพที่ 5 : การนับเซลล์เม็ดเลือดแดง (R) (สไลด์ Haemocytometer)

ที่มา : <https://www.mitthai.com/topic/viewtopic>.



ภาพที่ 6 : การนับเซลล์เม็ดเลือดขาว (W) (สไลด์ Haemocytometer)

ที่มา : <https://www.amphur.in.th/cells-calculator>

4.3 การทดสอบขบวนการจับกินสิ่งแปลกปลอม (Phagocytosis activity)

4.3.1 การแยกเซลล์เม็ดเลือดขาว : ตูดเลือดปลาปริมาตร 1 มิลลิลิตร ใส่ในหลอดทดลองเติมสาร RPMI medium 1 มิลลิลิตร พลิกหลอดไปมาเพื่อให้สารละลายผสมกัน จากนั้นนำ Dilution Blood ที่ได้เติมในหลอดทดลองที่มี Lymphoprep ในปริมาตร 1 มิลลิลิตร นำไปปั่นเหวี่ยงในตกตะกอนที่ความเร็ว 400 g รอบ/นาทีที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 30 นาที จากนั้นดูดชั้น Buffycoat ใส่หลอดใหม่แล้วนำไปปั่นตกตะกอนที่ความเร็ว 100 g นาน 10 นาที จากนั้นดูดส่วนใสที่ล้างเซลล์ด้วย RPMI medium ปริมาตร 1 มิลลิลิตร นำไปปั่นเหวี่ยงให้ตกตะกอนที่ความเร็ว 100 g รอบ/นาทีที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 10 นาที (ขั้นตอนการล้างทำซ้ำประมาณ 2-3 ครั้ง) ปรับปริมาณเซลล์เม็ดเลือดขาวให้ได้ 2×10^6 เซลล์ต่อ มิลลิลิตร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

4.3.2 การศึกษา Phagocytosis activity : นำเซลล์เม็ดเลือดขาวที่ปรับความเข้มข้นแล้วปริมาตร 200 ไมโครลิตรหยดลงบน cover slip ทิ้งไว้ให้ cell ยึดเกาะ 1 ชั่วโมงที่อุณหภูมิห้องล้างเซลล์เม็ดเลือดขาวที่ไม่ยึดติดด้วย RPMI medium ประมาณ 3 ครั้งเติม Latex bead (ความเข้มข้น 2×10^7 เซลล์ต่อมิลลิลิตร) ปริมาตร 200 ไมโครลิตรลงบน cover slip บ่มที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลา 1 ชั่วโมงแล้วล้างด้วย RPMI medium ประมาณ 3 ครั้ง ย้อม cover slip ด้วยสีย้อม diff-quick staining แล้วล้างด้วยน้ำกลั่น 3 ครั้งทิ้งให้แห้งแล้วทำการนับเม็ดเลือดขาวที่กินเซลล์และจำนวนเซลล์เม็ดเลือดขาวทั้งหมดด้วยกล้องจุลทรรศน์จำนวน 200 เซลล์ต่อ 1 cover slip เพื่อคำนวณค่าเปอร์เซ็นต์ Phagocytosis activity (PA) จากสูตร

Phagocytosis activity (%) = (จำนวนเซลล์เม็ดเลือดที่มีการกินเม็ด latex bead / จำนวนเซลล์เม็ดเลือดทั้งหมดที่สังเกต) \times 100

Phagocytosis index = (จำนวนเซลล์เม็ดเลือดที่มีการกินเม็ด latex bead / จำนวนเซลล์เม็ดเลือดทั้งหมดที่สังเกต) \times (จำนวนเม็ด latex bead ที่ถูกกิน / จำนวนเซลล์เม็ดเลือดทั้งหมดที่สังเกต) \times 100

Average number of the bead ingested per cell (ABPC) = (จำนวนเม็ด latex bead ที่ถูกกิน / จำนวนเซลล์เม็ดเลือดที่มีการกินเม็ด latex bead)

5. การตรวจวัดคุณภาพน้ำ

ตรวจวัดคุณภาพน้ำก่อนเปลี่ยนถ่ายน้ำทุก 3 วันโดยวัดค่าสัปดาห์ละ 1 ครั้งคุณสมบัติของน้ำที่ตรวจสอบระหว่างการทดลองได้แก่

- 1) อุณหภูมิโดยใช้เทอร์โมมิเตอร์ (Themometer)
- 2) ความเป็นกรด-ด่าง (pH)
- 3) ค่าปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำ (DO)
- 4) ค่าแอมโมเนีย (Ammonia)
- 5) ค่าไนไตรท์ (Nitrite)

6. การวิเคราะห์ข้อมูล

นำข้อมูลที่ได้จากการทดลองไปวิเคราะห์ความแปรปรวน (Analysis of variance) เพื่อเปรียบเทียบความแตกต่างทางสถิติระหว่างกลุ่มทดลองที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์เปรียบเทียบความแตกต่างของค่าเฉลี่ยโดยใช้วิธีการของ Duncan's new multiple range test

7. ระยะเวลาทำการ

ใช้เวลาในการศึกษาทดลองเป็นระยะเวลา 8 สัปดาห์

8. สถานที่ทำการทดลอง

หมวดงานน้ำจืดและอาคารปฏิบัติการสาขาวิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ ห้องปฏิบัติการโรคสัตว์น้ำสถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์

การทดลองที่ 2 การทดสอบความต้านทานเชื้อแบคทีเรีย *Streptococcus agalactiae*

1. การวางแผนการทดลอง

การศึกษาผลของโสมไทยต่อความต้านเชื้อแบคทีเรีย *Streptococcus agalactiae* ในปลาไนล์ โดยวางแผนการทดลองแบบสุ่มตลอด (Completely Randomized Design ; CRD) โดยกำหนดระดับความเข้มข้นของโสมไทยในอาหารแต่ละสูตรเป็น 4 การทดลอง (Treatment) แต่ละความเข้มข้นมี 4 ซ้ำ (Replication) รวม 16 หน่วยการทดลอง (Experimental) ดังนี้

- ชุดการทดลองที่ 1 (T₁) สูตรอาหารพื้นฐานไม่ผสมโสมไทย (ชุดควบคุม)
- ชุดการทดลองที่ 2 (T₂) สูตรอาหารพื้นฐานผสมโสมไทย 5 เปอร์เซ็นต์
- ชุดการทดลองที่ 3 (T₃) สูตรอาหารพื้นฐานผสมโสมไทย 10 เปอร์เซ็นต์
- ชุดการทดลองที่ 4 (T₄) สูตรอาหารพื้นฐานผสมโสมไทย 15 เปอร์เซ็นต์

2. การเตรียมการทดลอง

2.1 การเตรียมปลาไนล์

ใช้ปลาทดลองชุดเดียวกับการทดลองที่ 1

2.2 การเตรียมอาหารทดลอง

ใช้อาหารทดลองชุดเดียวกับการทดลองที่ 1

3. การเลี้ยงสัตว์ทดลอง

เลี้ยงปลาไนล์โดยการให้อาหารตามชุดการทดลองทั้งหมด 4 สูตรโดยให้อาหารวันละ 2 ครั้ง ช่วงเช้าเวลา 07.00 – 08.00 น. และช่วงเย็น 16.00 – 17 น. อัตรา 5 เปอร์เซ็นต์ของน้ำหนักตัวเป็นเวลานาน 8 สัปดาห์โดยทำการปรับปริมาณอาหารที่ให้อาหารทุก 2 สัปดาห์

4. การทดลอง

หลังจากเลี้ยงปลาไนลครบ 8 สัปดาห์ นำปลาไนลทั้ง 4 ชุดการทดลองมาทดสอบความต้านทานเชื้อ *S. agalactiae* โดยคัตปลามาถึงละ 10 ตัว จำนวน 16 ถึง โดยนำมาฉีดเชื้อ *S. agalactiae* ที่ระดับความเข้มข้น 1.82×10^9 CFU/ml เข้าบริเวณช่องท้องตัวละ 0.2 มิลลิลิตร บันทึกการตายของของปลาเป็นเวลา 14 วัน

5. การวิเคราะห์ข้อมูล

นำข้อมูลที่ได้จากการทดลองไปวิเคราะห์ความแปรปรวน (Analysis of variance) เพื่อเปรียบเทียบความแตกต่างทางสถิติระหว่างกลุ่มทดลองที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ เปรียบเทียบความแตกต่างของค่าเฉลี่ยโดยใช้วิธีการของ Duncan's new multiple range test

6. ระยะเวลาทำการ

ใช้เวลาในการศึกษาทดลองเป็นระยะเวลา 12 สัปดาห์

7. สถานที่ทำการทดลอง

หมวดงานน้ำจืดและอาคารปฏิบัติการสาขาวิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ ห้องปฏิบัติการโรคสัตว์น้ำสถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์

ผลการทดลอง

การทดลองที่ 1 การศึกษาค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลาไนล

หลังจากเลี้ยงปลาไนลด้วยอาหารผสมโสมไทยที่ระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ นาน 8 สัปดาห์ ปลาไนลแต่ละชุดการทดลองมีน้ำหนักความยาว และความกว้าง ดังตารางที่ 3 จากนั้นทำการสุ่มปลามาชุดการทดลองละ 4 ตัว (ปลา 1 ตัวคือ 1 ซ้ำ) เพื่อศึกษาค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลาไนลผลการทดลองพบว่า

1. น้ำหนัก, ความยาวและความกว้างเฉลี่ยของปลาไนล

การทดลองการศึกษาค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันของปลาไนลที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยในระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ เป็นเวลา 56 วัน มีน้ำหนักเฉลี่ยการทดลองเท่ากับ 46.97 ± 7.55 , 44.81 ± 3.15 , 45.48 ± 4.28 , และ 45.62 ± 5.51 กรัมต่อตัว ตามลำดับ ความยาวเฉลี่ยเท่ากับ 13.77 ± 0.83 , 13.53 ± 0.31 , 13.81 ± 0.53 และ 13.67 ± 0.68 เซนติเมตร ตามลำดับและความกว้างเฉลี่ยเท่ากับ 4.07 ± 0.20 , 4.00 ± 0.12 , 4.03 ± 0.09 และ 4.02 ± 0.24 เซนติเมตร ตามลำดับเมื่อนำไปวิเคราะห์ค่าทางสถิติพบว่าน้ำหนักเฉลี่ย ความยาวเฉลี่ยและความกว้างเฉลี่ยของปลาไนลมีค่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) (ตารางที่ 2)

2. ค่าเม็ดเลือดแดงอัดแน่น (Haematocrit index)

จากการศึกษาค่าเม็ดเลือดแดงอัดแน่นของปลาไนลที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10, และ 15 เปอร์เซ็นต์ หลังฉีดเชื้อ *S. agalactiae* ที่ระดับความเข้มข้น 1.03×10^9 CFU/ml นาน 3 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 30.75 ± 4.92 , 28.00 ± 3.74 , 30.13 ± 4.66 และ 25.13 ± 0.85 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ สำหรับปลาไนลที่ได้รับอาหารชุดควบคุมหลังฉีด 0.85% NaCl มีค่าเม็ดเลือดแดงอัดแน่นเท่ากับ 27.00 ± 1.15 เปอร์เซ็นต์ เมื่อนำมาวิเคราะห์ค่าทางสถิติพบว่าปลาไนลที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ทุกระดับความเข้มข้นมีค่าเม็ดเลือดแดงอัดแน่นไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) (ตารางที่ 3)

3. จำนวนเซลล์เม็ดเลือดแดงทั้งหมด (Total red blood cells, RBC)

จากการศึกษาค่าจำนวนเซลล์เม็ดเลือดแดงทั้งหมดของปลาไนลที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10, และ 15 เปอร์เซ็นต์ หลังฉีดเชื้อ *S. agalactiae* ที่ระดับความเข้มข้น 1.03×10^9 CFU/ml นาน 3 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ $(2.28 \pm 0.52) \times 10^9$, $(1.69 \pm 0.22) \times 10^9$, $(1.94 \pm 0.47) \times 10^9$ และ $(3.66 \pm 1.50) \times 10^9$ เซลล์ต่อมิลลิเมตรตามลำดับ สำหรับปลาไนลที่ได้รับอาหารชุดควบคุมหลังฉีด 0.85% NaCl มีจำนวนเซลล์เม็ดเลือดแดงเท่ากับ 2.18 ± 1.16 เซลล์ต่อมิลลิลิตร เมื่อนำมาวิเคราะห์ค่าทางสถิติพบว่า ปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับความ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เข้มข้น 15 เปอร์เซ็นต์ มีค่าจำนวนเม็ดเลือดแดงทั้งหมดสูงสุดและแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.5$) เมื่อเปรียบเทียบกับชุดการควบคุมและปลาที่ได้รับอาหารชุดควบคุมแต่ฉีด 0.85% NaCl สำหรับปลาที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรที่ระดับ 5 เปอร์เซ็นต์ และ 10 เปอร์เซ็นต์ มีจำนวนเม็ดเลือดแดงทั้งหมดไม่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.5$) เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุมและปลาที่ได้รับอาหารชุดควบคุมแต่ฉีด 0.85% NaCl (ตารางที่ 3)

4. จำนวนเซลล์เม็ดเลือดขาวทั้งหมด (Total white blood cells, WBC)

จากการศึกษาค่าจำนวนเซลล์เม็ดเลือดขาวทั้งหมดของปลานิลที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรระดับ 0 (ชุดควบคุม), ที่ระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10, และ 15 เปอร์เซ็นต์ หลังฉีดเชื้อ *S. agalactiae* ระดับความเข้มข้น 1.03×10^9 CFU/ml นาน 3 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ $(2.45 \pm 0.13) \times 10^9$, $(2.22 \pm 0.55) \times 10^9$, $(2.45 \pm 0.39) \times 10^9$ และ $(2.25 \pm 0.21) \times 10^9$ เซลล์ต่อมิลลิลิตรตามลำดับสำหรับปลานิลที่ได้รับอาหารชุดควบคุมหลังฉีด 0.85% NaCl มีจำนวนเซลล์เม็ดเลือดขาวเท่ากับ 2.56 ± 0.48 เซลล์ต่อมิลลิลิตร เมื่อนำมาวิเคราะห์ค่าทางสถิติพบว่าปลานิลที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรที่ทุกระดับความเข้มข้นมี ค่าจำนวนเซลล์เม็ดเลือดขาวทั้งหมดไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) (ตารางที่ 3)

5. ขบวนการจับกินสิ่งแปลกปลอม (Phagocytic activity)

5.1 Phagocytic activity ความสามารถในการจับกินสิ่งแปลกปลอม

จากการศึกษาทดสอบกิจกรรมของเม็ดเลือดขาวในการกลืนกินสิ่งแปลกปลอมของปลานิลที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ หลังฉีดเชื้อ *S. agalactiae* ที่ระดับ ความเข้มข้น 1.03×10^9 CFU/ml นาน 3 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 34.88 ± 4.87 , 31.38 ± 1.49 , 35.13 ± 4.09 และ 34.50 ± 4.45 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับ สำหรับปลานิลที่ได้รับอาหารชุดควบคุมหลังฉีด 0.85% NaCl มีค่าความสามารถในการจับกินสิ่งแปลกปลอมเท่ากับ 26.50 ± 3.46 เปอร์เซ็นต์ เมื่อนำมาวิเคราะห์ค่าทางสถิติพบว่าปลานิลที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรที่ทุกระดับความเข้มข้นมีค่าความสามารถในการจับกินสิ่งแปลกปลอมไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P > 0.05$) เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุมที่ฉีดเชื้อ *S. agalactiae* แต่แตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุมที่ฉีด 0.85% NaCl (ตารางที่ 3)

5.2 Phagocytic index ดัชนีการจับกินสิ่งแปลกปลอม

จากการศึกษาค่าดัชนีการจับกินสิ่งแปลกปลอมของปลานิลที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10, และ 15 เปอร์เซ็นต์ หลังจากการฉีดเชื้อ *S. agalactiae* ที่ระดับ

ความเข้มข้น 1.03×10^9 CFU/ml นาน 3 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 19.89 ± 4.88 , 13.87 ± 1.45 , 29.58 ± 11.51 และ 15.87 ± 4.85 เพอร์เซ็นต์ตามลำดับ สำหรับปลาไนที่ได้รับอาหารชุดควบคุม หลังฉีด 0.85% NaCl มีค่าดัชนีการจับกินสิ่งแปลกปลอมเท่ากับ 26.50 ± 3.46 เพอร์เซ็นต์ เมื่อนำมาวิเคราะห์ค่าทางสถิติพบว่าปลาไนที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรที่ระดับความเข้มข้น 10 เพอร์เซ็นต์ มีค่าดัชนีการจับกินสิ่งแปลกปลอมสูงสุดและแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุมที่ฉีดเชื้อ *S. agalctiae* และ 0.85% NaCl สำหรับปลาที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรที่ระดับ 5 เพอร์เซ็นต์ และ 15 เพอร์เซ็นต์ มีค่าดัชนีการจับกินสิ่งแปลกปลอมไม่แตกต่างเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (ตารางที่ 3)

5.3 Average number of the bead ingested per cell (ABPC)

จากการศึกษาค่าจำนวน Latex bead ที่ถูกกินต่อหนึ่งเซลล์ของปลาไนที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพร ระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10, 15 เพอร์เซ็นต์ หลังฉีดเชื้อ *S. agalctiae* ที่ระดับความเข้มข้น 1.03×10^9 CFU/ml นาน 3 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 1.62 ± 0.15 , 1.41 ± 0.05 , 2.32 ± 0.56 และ 1.31 ± 0.18 เม็ดต่อเซลล์ตามลำดับ สำหรับปลาไนที่ได้รับอาหารชุดควบคุมหลังฉีด 0.85% NaCl มีจำนวน Latex bead ที่ถูกกินต่อหนึ่งเซลล์เท่ากับ 1.38 ± 0.11 เม็ดต่อเซลล์เมื่อนำมาวิเคราะห์ค่าทางสถิติพบว่าปลาไนที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรที่ระดับความเข้มข้น 10 เพอร์เซ็นต์ มีค่าจำนวน Latex bead ที่ถูกกินต่อหนึ่งเซลล์สูงสุดและแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุมที่ฉีดเชื้อ *S. agalctiae* และ 0.85% NaCl สำหรับปลาที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรที่ระดับ 5 เพอร์เซ็นต์ และ 15 เพอร์เซ็นต์ มีค่าจำนวน Latex bead ที่ถูกกินต่อหนึ่งเซลล์ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม ($P > 0.05$) (ตารางที่ 3)

การทดลองที่ 2 การทดสอบความต้านทานเชื้อแบคทีเรีย *Streptococcus agalctiae*

จากการศึกษาการทดสอบความต้านทานโรคต่อเชื้อ โดยการฉีดเชื้อ *S. agalctiae* ระดับความเข้มข้น 1.82×10^9 CFU/ml ปริมาตร 0.2 มิลลิลิตรต่อตัว นาน 14 วันปลาไนที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10 และ 15 เพอร์เซ็นต์ มีอัตราการรอดตายเท่ากับ 100.00 ± 0.00 , 100.00 ± 0.00 , 95.00 ± 5.77 , และ 92.50 ± 5.00 เพอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อนำมาวิเคราะห์ค่าทางสถิติ พบว่าปลาไนที่ได้รับอาหารผสมสมุนไพรที่ระดับความเข้มข้น 5 เพอร์เซ็นต์ มีค่าอัตราการรอดตายสูงสุดและแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับปลาที่ได้รับการรับอาหารผสมสมุนไพรที่ระดับ 10 เพอร์เซ็นต์ และ 15 เพอร์เซ็นต์ แต่ไม่แตกต่างเมื่อ

เปรียบเทียบกับชุดควบคุม สำหรับปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับ 10 เปอร์เซ็นต์ และ 15 เปอร์เซ็นต์ มีค่าอัตราการรอดตายแตกต่างกันเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม (ตารางที่ 4)

คุณภาพน้ำ

ค่าคุณภาพน้ำจากการเก็บผลการทดลองเลี้ยงปลานิลที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10 และ 15 เปอร์เซ็นต์ มีค่า pH อยู่ในช่วง 6.46 ± 0.05 - 6.59 ± 0.05 อุณหภูมิอยู่ในช่วง 29.29 ± 0.87 - 29.40 ± 0.88 องศาเซลเซียส ปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำอยู่ในช่วง 4.24 ± 0.16 - 4.90 ± 0.07 มิลลิกรัมต่อลิตร ปริมาณไนไตรท์อยู่ในช่วง 0.05 ± 0.02 - 0.10 ± 0.02 มิลลิกรัมต่อลิตร และปริมาณแอมโมเนีย 0.18 ± 0.16 - 0.31 ± 0.14 มิลลิกรัมต่อลิตร ซึ่งเป็นค่าที่เหมาะสมไม่เป็นอันตรายต่อการเลี้ยงปลานิล ดังรายงานของรุ่งพฤษี (2558) กล่าวว่า ช่วงความเป็นกรดและด่าง (pH) ที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงปลานิลอยู่ในช่วง 6.5-8.5 อุณหภูมิที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงปลานิลจะอยู่ในช่วง 29-32 องศาเซลเซียส ปริมาณออกซิเจนละลายน้ำ (DO) ที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงปลานิล 3.0-5.0 มิลลิกรัมต่อลิตร ปริมาณไนไตรท์ไม่ควรเกิน 0.1 มิลลิกรัมต่อลิตร และปริมาณแอมโมเนียรวมในบ่อปลานิลไม่ควรเกิน 0.5 มิลลิกรัมต่อลิตร (ตารางที่ 5)

ตารางที่ 3 น้ำหนัก, ความยาว และความกว้างเฉลี่ยของปลาชนิดที่ได้รับอาหารที่มีส่วนผสมของใบโสมไทยในระดับที่แตกต่างกัน

ชุดการทดลอง	น้ำหนักเฉลี่ย ^{ns} (กรัม)	ความยาวเฉลี่ย ^{ns} (เซนติเมตร)	ความกว้าง ^{ns} (เซนติเมตร)
อาหารไม่ผสมใบโสมไทย 0% (ชุดควบคุม)	46.97±7.55	13.77±0.83	4.07±0.20
อาหารผสมโสมไทย 5%	44.81±3.15	13.53±0.31	4.00±0.12
อาหารผสมโสมไทย 10%	45.48±4.28	13.81±0.53	4.03±0.09
อาหารผสมโสมไทย 15%	45.62±5.51	13.67±0.68	4.02±0.24
P-Values	0.951	0.923	0.944

หมายเหตุ ns = non-significant หมายถึง ไม่แตกต่างทางสถิติ (P>0.05)

ตารางที่ 4 ค่าโลหิตวิทยาและขบวนการจับสิ่งแปลกปลอมในเม็ดของปลาไนที่ได้รับอาหารที่มีส่วนผสมของไบโอสไมไทยในระดับที่แตกต่างกัน

ลักษณะการศึกษา	ระดับความเข้มข้นของโอสไมไทย(%)					P-Values
	NaCl 0.85	0	5	10	15%	
ค่าเม็ดเลือดแดงอัดแห้ง(%) ^{ns}	27.00±1.15	30.75±4.92	28.00±3.74	30.13±4.66	25.13±0.85	0.201
จำนวนเซลล์เม็ดเลือดแดง ($\times 10^9$ cell/ml)	2.18±0.16 ^b	2.28±0.52 ^b	1.69±0.22 ^b	1.94±0.47 ^b	3.66±1.50 ^a	0.019
จำนวนเซลล์เม็ดเลือดขาว ($\times 10^9$ cell/ml) ^{ns}	2.56±0.48	2.45±0.13	2.22±0.55	2.45±0.39	2.25±0.21	0.557
Phagocytic activity (%)	26.50±3.46 ^b	34.88±4.87 ^a	31.38±1.49 ^{ab}	35.13±4.09 ^a	34.50±4.45 ^a	0.030
Phagocytic index	9.94±3.34 ^b	19.89±4.88 ^b	13.87±1.45 ^b	29.58±11.51 ^a	15.87±4.85 ^b	0.005
ABPC	1.38±0.11 ^b	1.62±0.15 ^b	1.41±0.05 ^b	2.32±0.56 ^a	1.31±0.18 ^b	0.001

หมายเหตุ ns = non-significant หมายถึง ไม่แตกต่างทางสถิติ (P<0.05)

a, b, c ค่าเฉลี่ยอักษรที่มีพิมพ์เล็กที่แตกต่างกันกับในแนวเดียวกันแสดงถึงความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

ตารางที่ 5 อัตราการตายของปลาที่รับประทานปลาที่รับประทานปลาที่มีส่วนผสมโสมไทยที่ระดับต่างกันหลังได้รับเชื้อ *Streptococcus agalactiae* ที่ระดับความเข้มข้น 1.82×10^9 CFU/ml นาน 14 วัน

ระดับความเข้มข้นของโสมไทย (%)	อัตราการรอดตาย (%)
0	100.00±0.00 ^a
5	100.00±0.00 ^a
10	95.00±5.77 ^b
15	92.50±5.00 ^c
P-Values	0.001

หมายเหตุ a, b, c ค่าเฉลี่ยอักษรที่มีพิมพ์เล็กที่แตกต่างกันในแนวเดียวกันแสดงถึงความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P<0.05)

ตารางที่ 6 ค่าคุณภาพน้ำในการทำการทดลองเลี้ยงปลาที่รับอาหารผสมโสมไทยในระดับที่แตกต่างกัน 4 สัปดาห์

ระดับความเข้มข้นของ โสมไทย (%)	คุณภาพน้ำ			
	ค่าความเป็น กรด-ด่าง	อุณหภูมิ (องศาเซลเซียส)	ปริมาณออกซิเจน ละลายในน้ำ (มิลลิกรัม/ลิตร)	ไนเตรท (มิลลิกรัม/ลิตร)
0	6.46±0.08	29.29±0.87	4.69±0.12	0.06±0.05
5	6.52±0.04	29.34±0.87	4.24±0.16	0.10±0.02
10	6.58±0.05	29.40±0.88	4.88±0.11	0.05±0.02
15	6.59±0.05	29.35±0.82	4.90±0.07	0.06±0.02

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

วิจารณ์ผลการทดลอง

จากการทดลองศึกษาพบว่า ปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10, 15 เปอร์เซ็นต์ มีค่าเม็ดเลือดแดงอัดแน่น และเม็ดเลือดขาวไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ เมื่อเปรียบเทียบกับชุดจากชุดควบคุม สอดคล้องกับนันท์นภัส และคณะ (2562) ที่ศึกษาผลของการใช้กล้วยน้ำว้าเสริมในอาหารต่อการตอบสนองทางภูมิคุ้มกันและความต้านทานโรคจากการติดเชื้อ *Streptococcus agalactiae* ในปลานิลให้อาหารผสมกล้วยน้ำว้าที่ระดับ 0, 1.0, 5.0 และ 10.0 เปอร์เซ็นต์ โดยน้ำหนัก เป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่าค่าเม็ดเลือดแดงอัดแน่น และจำนวนของเม็ดเลือดขาวไม่แตกต่างกันทางสถิติ สำหรับจำนวนเม็ดเลือดแดงพบว่าปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับ 15 เปอร์เซ็นต์ มีจำนวนเม็ดเลือดแดงสูงที่สุด สอดคล้องกับภัทรภรณ์ และคณะ (2554) รายงานว่าองค์ประกอบทางเลือดของปลานิลที่ได้รับอาหารผสมสารสกัดพญาวานรที่ระดับความเข้มข้น 0, 0.01, 0.1 และ 0.5 เปอร์เซ็นต์ เป็นเวลา 8 สัปดาห์ พบว่าองค์ประกอบเลือดทั้ง 4 ชุดการทดลองไม่แตกต่างกันทางสถิติ มีเพียงปริมาณเม็ดเลือดแดงอัดแน่นมีค่าสูงสุดในกลุ่มควบคุม แต่ไม่แตกต่างกันทางสถิติกับชุดทดลองที่ได้รับสารสกัดที่ระดับความเข้มข้น 0.5 และ 0.01 เปอร์เซ็นต์ และสอดคล้องกับการทดลองของรัชฎร (2553) ที่เลี้ยงปลานิลด้วยอาหารเสริมใบพญาวานรสดแห้งที่ ระดับความเข้มข้น 0, 3 และ 5 เปอร์เซ็นต์ของอาหารพบว่า มีเพียงค่าปริมาณเม็ดเลือดแดงและเม็ดเลือดขาวที่มีความแตกต่างกันทางสถิติและมีค่าสูงสุดในกลุ่มควบคุม นอกจากนี้การศึกษาในลูกสุกรที่ได้รับ ใบพญาวานรสด แห้งในปริมาณ 0.2 กรัมต่อกิโลกรัมของน้ำหนักรับประทาน เป็นระยะเวลา 30 วัน พบว่าจำนวนเม็ดเลือดแดง ปริมาณเม็ดเลือดแดงอัดแน่น และฮีโมโกลบินสูงกว่ากลุ่มควบคุม (Dieu et al., 2006)

สำหรับการทดสอบขบวนการการจับสิ่งแปลกปลอม ปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยระดับ 0 (ชุดควบคุม), 5, 10, 15 เปอร์เซ็นต์พบว่าค่าความสามารถกลืนกินสิ่งแปลกปลอม (Phagocytic activity) ไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ส่วนค่าดัชนีการจับกินสิ่งแปลกปลอม (Phagocytic index) และค่าจำนวน Latex bead ที่ถูกกินต่อหนึ่งเซลล์ (ABPC) พบว่าปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับ 10 เปอร์เซ็นต์ มีค่าดัชนีการจับกินสิ่งแปลกปลอมสูงสุดและแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ และสำหรับความต้านทานโรคต่อเชื้อ *Streptococcus agalactiae* พบว่าปลานิลที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับความเข้มข้น 5 เปอร์เซ็นต์ มีค่าอัตราการรอดตายสูงสุดและแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ แต่ไม่แตกต่างกันเมื่อเปรียบเทียบกับชุดควบคุม จากผลการทดลองที่ได้แสดงให้เห็นว่าโสมไทยสามารถกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกันโรคของปลานิลได้ เนื่องจากโสมไทยเป็นแหล่งอาหารและสารสกัดจากพวก

สารต้านอนุมูลอิสระและมีความสามารถต้านเชื้อแบคทีเรียได้ (Fabiana Daniella de Araújo Borges Menezes, 2021) Cláudio Daniel Cerdeira, (2020) รายงานว่าโสมไทยมีศักยภาพในการต้านเชื้อราช่วยยับยั้งการเจริญเติบโตของ *Candida albicans* นอกจากนี้โสมไทยมีศักยภาพต้านเชื้อราแล้วช่วยในการต้านอนุมูลอิสระ โสมไทยยังเป็นพืชที่อุดมไปด้วยวิตามิน และเป็นอาหารที่มีคุณค่า มีประโยชน์ช่วยบำรุงร่างกาย โดยคุณค่าทางโภชนาการของโสมไทย จะประกอบไปด้วย คาร์โบไฮเดรต, เส้นใยอาหาร, โปรตีน, แคลเซียม, ธาตุเหล็ก, ฟอสฟอรัส, วิตามินเอ, วิตามินบี1, วิตามินบี นอกจากนี้ยังมี essential oils, สาร flavonoids, chromene (Disthai, 2560) ณัฐนนท์ และคณะ(2559) รายงานว่าการวิเคราะห์สารประกอบฟลาโวนอยด์ (flavonoids) ในใบสะระแหน่ ใบทับทิม และใบว่านแร้งคอคำ พบว่าใบสะระแหน่และใบว่านแร้งคอคำมีฟลาโวนอยด์ เป็นองค์ประกอบ ส่วนยอดและใบอ่อนของทับทิมมีฟลาโวนอยด์ เป็นองค์ประกอบฟลาโวนอยด์ เป็นสารพฤกษเคมีที่มีคุณสมบัติต่อต้านอนุมูลอิสระพบในเมล็ดสีชนิด ละลายในน้ำของผัก ผลไม้เมล็ดธัญพืช ใบไม้และเปลือกไม้ มีความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระ ยังพบอีกว่าการออกฤทธิ์ต้านมะเร็งของสารกลุ่มฟลาโวนอยด์อาจจะไม่ได้ส่งผลโดยตรง ต่อ เซลล์มะเร็งแต่อาจออกฤทธิ์กับเซลล์อื่นๆ เช่น การยับยั้งการตอบสนองของเซลล์ในระบบ ภูมิคุ้มกันต่อเซลล์มะเร็ง ซึ่งจะส่งผลในการต้านการอักเสบที่เกิดจากโรคมะเร็ง หรือการยับยั้ง การหลั่ง VEGF ของเซลล์กล้ามเนื้อเรียบของหลอดเลือดซึ่งส่งผลไปขัดขวางการสร้างหลอดเลือดใหม่ในก้อนมะเร็ง (วิภพ, 2556) สารประกอบฟลาโวนอยด์ ทำหน้าที่เป็นสารให้สีที่สำคัญ ในพืชช่วยในการกรองรังสีอัลตราไวโอเล็ต และการช่วยตรึงไนโตรเจน นอกจากนี้สารประกอบฟลาโวนอยด์ยังมีความสำคัญต่อการสร้างรงควัตถุในพืชทำหน้าที่ เป็นไฟโตอเล็กซิน (phytoalexin) เพื่อช่วยป้องกันเชื้อจุลินทรีย์ (Jez et al., 2000, pp.768-791) ช่วยป้องกันแสง อุลตราไวโอเล็ตป้องกันการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชัน ช่วยต้านอนุมูลอิสระและป้องกันการถูก คุกคามจากไวรัส (Pielta, 2000) และสอดคล้องกับฮาซัน และคณะ(2560) ฟลาโวนอยด์เป็น องค์ประกอบสำคัญทำให้เกิดฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ ต้านเชื้อโรค และเพิ่มภูมิคุ้มกัน (วันเพ็ญ, 2554 ; Khezri et al, 2006) นอกจากนี้ยังพบว่าสารประกอบฟลาโวนอยด์มีฤทธิ์ยับยั้งการ เจริญเติบโต หรือการเพิ่มปริมาณของเชื้อแบคทีเรีย เชื้อไวรัส และเชื้อรา โดยการป้องกันไม่ให้ แพร่พันธุ์ได้อย่างมีประสิทธิภาพ (Cushnie and Andrew, 2005)

สรุปผลและข้อเสนอแนะ

สรุปเสนอ

จากการทดลองศึกษาพบว่าโสมไทยมีผลต่อค่าโลหิตวิทยาของปลานิล คือมีผลต่อจำนวนเม็ดเลือดแดงแต่ไม่มีผลต่อจำนวนเม็ดเลือดขาว โดยปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับ 15 เปอร์เซ็นต์ มีจำนวนเม็ดเลือดแดงสูงสุด สำหรับประสิทธิภาพการกินสิ่งแปลกปลอมพบว่าปลาที่ได้รับอาหารผสมโสมไทยที่ระดับ 10 เปอร์เซ็นต์ มีความสามารถในการจับกินสิ่งแปลกปลอม ค่าดัชนีการกินสิ่งแปลกปลอมและค่าจำนวน Latex bead ที่ถูกกินต่อหนึ่งเซลล์สูงสุดและแตกต่างจากชุดควบคุมจากผลการทดลองที่ได้แสดงให้เห็นว่าโสมไทยสามารถกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกันโรคของปลานิลได้

ข้อเสนอแนะ

ในอนาคตควรมีการศึกษาทดลองนำโสมไทยไทยมาเสริมในอาหารสัตว์น้ำ ดังนั้นควรมีการศึกษาทดลองระดับการเสริมโสมไทยในอาหารที่ต่างกัน เพื่อศึกษาค่าโลหิตวิทยาและระบบภูมิคุ้มกันในสัตว์น้ำชนิดอื่น เพื่อให้มีข้อมูลมาเปรียบเทียบการทดลองและสามารถนำโสมไทยไทยไปใช้ประโยชน์ได้

เอกสารอ้างอิง

- กรมประมง. 2551. การเพาะและอนุบาลปลาไหล. สำนักวิจัยและพัฒนาประมงน้ำจืด.กระทรวงเกษตรและสหกรณ์. หน้า 10.
- กรมประมง. 2554. ประวัติการเพาะเลี้ยงของปลาไหล. สืบค้นเมื่อ 9 กุมภาพันธ์, 2565, แหล่งที่มา <https://www4.fisheries>.
- กรมประมง. 2561. ปลาไหล. คู่มือการเพิ่มประสิทธิภาพและการลดต้นทุนการเลี้ยงปลาไหล. กองวิจัยและพัฒนาการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำจืด. กรุงเทพฯ. หน้า 3.
- กระสินธุ์ หังสพฤกษ์, สุฤทธิ สมบูรณ์ชัย. 2557. การศึกษาการเลี้ยงปลาไหลด้วยความหนาแน่นสูงในบ่อคอนกรีตที่มีระบบไหลเวียนแบบปิด. มหาวิทยาลัยแม่โจ้. หน้า 11.
- กฤษณา แก้วช่อมและกิระ ไกรศรีแสง. 2545. การเพาะเลี้ยงปลาไหลแปลงเพศ. สำนักพิมพ์เวิร์คออฟเซ็ท. กรุงเทพฯ. หน้า 56.
- กลุ่มวิจัยอาหารสัตว์น้ำ. 2534. อาหารสัตว์น้ำ. กองส่งเสริมการประมง กรมประมง. กรุงเทพฯ. กองส่งเสริมการประมง. 2544. การเลี้ยงปลาแบบผสมผสาน. กระทรวงเกษตรและสหกรณ์ กรมประมง. กรุงเทพฯ
- เกวลิน หนูฤทธิ์. 2554. การเลี้ยงปลาไหลในกระชังจังหวัดสตูลปีพ.ศ.2554. สืบค้นเมื่อ 25 มีนาคม 2565, จาก <http://www.fisheries.go.th/>
- เฉลิม หวันหมาน, ธนาวุฒิ กล่าวเกลี้ยง และกิจการ สุภมาตย์. 2548. โรคสเตรฟโตคอคโคซิสในปลากระพงขาว (*Lates calcarifer*). วารสารวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีสงขลา นครินทร์. 27(1) : 291-305.
- ชนกันต์ จิตมโนส. 2556. โรคปลาไหล. คณะเทคโนโลยีการประมงและทรัพยากรทางน้ำ. มหาวิทยาลัยแม่โจ้.
- ชะลอ ลี้มสุวรรณ. 2528. โรคปลา (Fish Diseases). พิมพ์ครั้งที่ 2. กรุงเทพฯ : คณะประมง มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- ณัฐนนท์ อยู่สถิต, ชญาดา กลิ่นจันทร์, Nattanon Yoosatit และ Chayada Klinchan. 2559. การวิเคราะห์สารประกอบฟลาโวนอยด์ในใบสะระแหน่ ใบทับทิม และใบว่านแร้งคอดำ เพื่อแปรรูปเป็นชาสมุนไพร. วิชาเคมี คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยราชภัฏกำแพงเพชร. หน้า 1-5.
- ทัศนีย์ ภูมิพิพัฒน์. 2524. ชีวประวัติของปลาไหล. เอกสารวิชาการ. ฉบับที่ 7/2524. กองประมงน้ำจืด, กรมประมง. กรุงเทพฯ. หน้า 34.

- ทรงชัย หนูन्छู. 2551. ระบบไหลเวียนเลือด. เข้าถึงได้จาก:<http://fat.surin.rmuti.ac.th/teacher/songchai/circulatory/circulate%20aim.htm>. สืบค้นเมื่อ 6 มีนาคม 2565.
- ธัญธร ธัญญศิริ 2553. ผลของสมุนไพรพญาวานรต่อการเจริญเติบโตและค่าโลหิตวิทยาในปลาไนล. ปัญหา พิเศษสถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
- นันทน์ภัส ปาลินทร, อรุณีพงศ์ ศรีสถาพร, สมสมร แก้วบริสุทธิ และ นิลุบล รุจินานนท์. 2562. ผลของการใช้กล้วยน้ำว้าเสริมในอาหารต่อการตอบสนองทางภูมิคุ้มกันและความต้านทานโรค จากการติดเชื้อ *Streptococcus agalactiae* ในปลาไนล. คณะเกษตรศาสตร์. มหาวิทยาลัย ขอนแก่น.
- นงลักษณ์ สุวรรณพินิจ. 2544. แบคทีเรียที่เกี่ยวข้องกับโรค. พิมพ์ครั้งที่ 2. ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ กรุงเทพฯ : มหาวิทยาลัยศรีนครินทรวิโรฒ.
- นวลมณี พงศ์ธนา. 2553. ปัจจัยการเพาะเลี้ยงปลาไนลและปลาไนลแดงให้ประสบความสำเร็จ. เอกสารเผยแพร่. ฉบับที่ 2. ศูนย์วิจัยและทดสอบพันธุ์สัตว์น้ำปทุมธานี สถาบันวิจัยและพัฒนาพันธุ์กรรมสัตว์น้ำ. หน้า 37.
- นวดล ศุภระกาญจน์, สุภฎา คีรีรัฐนิคม, กฤษณะ เรืองคล้าย และพนธ์สิทธิ์ โชคสวัสดิกร. 2554. การศึกษาค่าโลหิตวิทยาของปลุกล่ำพันในระบบการเพาะเลี้ยง. มหาวิทยาลัยทักษิณ วิทยาเขตพัทลุง สถาบันวิจัยและพัฒนา.
- นิภาวรรณ โดนเสนา. 2547. การพัฒนากระสังให้เป็นพืชต้นแบบในการศึกษาโรคพืชที่เกิดจากเชื้อ แบคทีเรีย. คณะเกษตร. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.
- นุสราสินี ณ พัทลุง. 2562. ระบบไหลเวียนโลหิตของปลา. เข้าถึงได้จาก : <https://pubhtml5.com/ebob/kmvu/basic>. สืบค้นเมื่อวันที่ 25 มีนาคม 2565.
- พิเชต พลายนเพชร. 2559. การจัดการทางโภชนาการสำหรับการเลี้ยงปลาไนล. บทความวิชาการ. สถาบันวิจัยการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำจืด. กรมประมง. พระนครศรีอยุธยา. หน้า 17
- ภัทรารภรณ์ สืบสำรา, ปวีณา ทวีกิจกา, Pattharaporn Suebsomran และ Praveena Taveekitjakan. 2554. ผลของสารสกัดสมุนไพรพญาวานรต่อการเจริญเติบโต ค่าโลหิตวิทยา ค่าภูมิคุ้มกัน และความต้านทานเชื้อแบคทีเรีย *Streptococcus agalactiae* ในปลาไนล. หลักสูตรวิทยาศาสตรบัณฑิตการประมง. คณะเทคโนโลยีการเกษตร. สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง. กรุงเทพฯ 10520. หน้า 5.
- ภริรัตน์ มั่นใจอาจค์. (2552). การทดลองใช้วัคซีนเพื่อป้องกัน โรคที่เกิดจากเชื้อแบคทีเรีย *Streptococcus agalactiae* ในปลาไนล (*Oreochromis niloticus* L.). วิทยานิพนธ์ วิทยาศาสตรมหาบัณฑิต. กรุงเทพฯ : มหาวิทยาลัย เกษตรศาสตร์.

- พิเชต พลายเพชร. 2559. การจัดการทางโภชนาการสำหรับการเลี้ยงปลาชนิด **Nutritional Management for Culturing Nile Tilapia (*Oreochromis niloticus*)**. บท ความ วิชาการ. สถาบันวิจัยการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำจืด. กรมประมง. พระนครศรีอยุธยา. หน้า 2
- มานพ ตั้งตรงไพโรจน์, ภาณุ เทวรัตน์มณีกุล, พรรณศรี จริโมภาส, สุจินต์ หนูขวัญ, กำชัยลา วัฒนวุฒิและวิมล จันทโรทัย. 2536. การพัฒนาการเพาะเลี้ยงปลาชนิด. เอกสาร เผยแพร่ ฉบับที่ 23. สถาบันการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำจืด. กรมประมง. กรุงเทพฯ. หน้า 96.
- รุ่งพฤทธิ จงเจริญสุข. 2558. ความสัมพันธ์ระหว่างอัตราการกินอาหาร คุณภาพน้ำและการใช้ เครื่องให้ อาหารอัตโนมัติในการเลี้ยงปลาชนิดแดงในกระชังในบ่อดิน. ภาควิชา เพาะเลี้ยง คณะประมง มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. หน้า 12.
- วรารภรณ์ ห่าหอ. 2559. การเปลี่ยนแปลงของระบบย่อยอาหารและเอนไซม์ในกล้ามเนื้อ หลังการตายของปลาชนิด. สาขานิติวิทยาศาสตร์ มหาลัยสงขลานครินทร์.
- วันเพ็ญ เจริญจิต. 2547. พรอพอลิสจากผึ้งผลิตภัณฑ์ธรรมชาติต้านโรค. ชมรมการจัดการ ทรัพยากรเกษตร. จาก www.Matichon.co.th.
- วิภพ สุทรณะ. (2556). ฤทธิ์ต้านมะเร็งของฟลาโวนอยด์ กลไกการออกฤทธิ์. แขนงวิชาเคมี. สาขาเทคนิคการแพทย์ คณะสหเวชศาสตร์ มหาวิทยาลัยพะเยา.
- วีรพงศ์ วุฒิพันธุ์ชัย, สุภัณฑิต นิมรัตน์. 2561. การพัฒนาสูตรอาหารเม็ดสำหรับการเลี้ยง ปลาชนิดด้วยแนวทางการศึกษาประสิทธิภาพการย่อยอาหาร. ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ และภาควิชาวาริชศาสตร์.คณะวิทยาศาสตร์. มหาวิทยาลัยบูรพา. หน้า 6
- ศูนย์วิจัยและพัฒนาประมงน้ำจืดปราจีนบุรี. 2554. อาหารสัตว์น้ำ. กรมประมง กระทรวง เกษตรและสหกรณ์, ปราจีนบุรี.
- สุดา ตันทวนิช, เต็มดวง สมศิริ, วรวิทย์ มณีพิทักษ์สันติ, จารี ผลชนะ, วาริน ปัญญาวิช, จิตพร หลาวประเสริฐ และจิราภรณ์ บำรุงกิจ. 2554. โรคปลาชนิด. กรุงเทพฯ. สถาบันวิจัย สุขภาพน้ำจืด กรมประมง.
- สำนักวิจัยและพัฒนาประมงน้ำจืด. 2551. การจัดทำองค์ความรู้เรื่องการเพาะเลี้ยงและ อนุบาลปลาชนิด. กรมประมง กระทรวงเกษตรและสหกรณ์. กรุงเทพฯ.
- สำนักงานสินค้าเกษตรและอาหารแห่งชาติ กระทรวงเกษตร และสหกรณ์. 2553. การชันสูตร โรคสเตรปโทคอกคัสในปลาชนิด. มาตรฐานสินค้าเกษตร ประกาศใน ราชกิจจา นุเบกษา ฉบับประกาศ และงานทั่วไป เล่ม 127 (150 ง). : 1-25.

- อดิเทพชัยการณัฏ ภาชนะวรรณ. 2555. **สเตรปโตคอคคัส อะกาแลคเทีย แบคทีเรียก่อโรคในคน โคนม และปลา**. คณะเกษตรและเทคโนโลยีนครพนม. มหาวิทยาลัยนครพนม. วารสารมหาวิทยาลัยนครพนม. หน้า 11-14.
- อมพร ภิฏโณวิมย์. 2545. **มีนวิทยา**. โรงพิมพ์ต้นฉบับ. กรุงเทพฯ. หน้า 34.
- อรุณรัตน์ สันฐิติกวินสกุล และญาณิกา วัชรเทวินทร์กุล. 2558. **การลงทุนทำธุรกิจฟาร์มอนุบาลลูก ปลานิลในเขตพื้นที่อำเภอเมืองจังหวัดขอนแก่น**. คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี. มหาวิทยาลัยขอนแก่น. กรุงเทพฯ. เกษตรสยามบุ๊คส์.
- อุดม เรืองนพคุณ. 2549. **การเพาะเลี้ยงปลานิล**. ธนรัชการพิมพ์. พิมพ์ครั้งที่ 4. กรุงเทพฯ.
- ฮาซัน ดอปอ ,อิสมะแอ เจ๊ะหลง และอัสมาน อาแด. 2560. **การวิเคราะห์หาปริมาณฟลาโวนอยด์จากพรอพอลิส ของชันโรง**. คณะวิทยาศาสตร์เทคโนโลยีและการเกษตร. มหาวิทยาลัยราชภัฏยะลา. หน้า 1.
- Cushnie, T. P. T. and Andrew, J. L. 2005. **Antimicrobial activity of flavonoids**. Antimicrobial Agents. 26: 343-356.
- Dieu, H.K., C.B. Loc., S. Yamasaki and Y. Hirata. 2006. **The effects of Pseuderatherum platiferum**, a new medicinal plant , on growth performances and diarrhea of piglets. Jarq 40 : 85 - 91.
- Disthai. 2560. **สรรพคุณและประโยชน์ของโสมไทย96 ข้อ**. สืบค้นเมื่อ 18 มีนาคม, 2565, แหล่งที่มา<https://medthai.com/>.
- Harikrishnan, R., C. Balasundaram and M. S. Heo. 2010. **Herbal supplementation diets on hematology and innate immunity in goldfish against Aeromonas hydrophila**. *Fish & Shellfish Immunology*. 28 : 354-361.
- Fabiana Daniella de Araújo Borges Menezes , Taís Aragão Ishizawa , Luciana Reis Fontinelle Souto , Tatianne Ferreira de Oliveira, 2021. **Talinum paniculatum (Jacq.) Gaertn. leaves - source of nutrients, antioxidant and antibacterial potentials**, https://www.food.actapol.net/pub/1_3_2021.pdf.
- Jez J.M., Bowman, Dixon & Noel. (2000). **Structure and Mechanism of the Evolutionarily Unique Plant Enzyme Chalcone Isomerase**. *Nat Struct Biol*, 7, 768-791. Pielta, P.G. (2000). Flavonoids as Antioxidant. *Journal of Nation Products*, 63, 1035-1042.
- Lindahl, G., Areschoug. (2005). **“Surface proteins of Streptococcus agalactiae and related proteins on other bacterial pathogens,”** *Journal of Clinical Microbiology Reviews*. : 102-127.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- Khan, A., Rahman, M., & Islam, M.S. (2014). **Isolation and bioactivity of a xanthone glycoside from Peperomia pellucida.** <http://astonjournal.com/lsmr> Retrieved June 10, 2014. Life Science and Medicine Research, 2010, 1-10.
- Kitao, T. (1982). "The methods for detection of Streptococcus sp., causative bacteria of streptococcal disease of cultured yellowtail (*Seriola quinqueradiata*) Especially, their cultural, **Biochemical and serological properties,**" Journal of Fish Pathol. 17 : 17-26.
- Medthai. 2560. โสภไทย. สืบค้นเมื่อวันที่ 18 มีนาคม, 2565, แหล่งที่มา: <https://medthai.com>.
- Robert. 2007. **Microbiology with diseases by taxonomy.** Second edition. Pearson International Edition. USA : publishing Pearson Benjamin Cummings.
- Su,C.,Wang, M., Nowicki, D., Jensen,J., and Anderson, G. 2001.**Selective COX-2 inhibition of *Morindacitrifolia* (Noni) in vitro.** In: **The Proceedings of the Eicosanoids and other Bioactive Lipids in Cancer, Inflammation and Related Disease.** The 7th Annual Conference, 2001 October 14-17. Loews Vanderbilt Plaza, Nashville, Tennessee, United States of America.



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ 1 การเตรียมใบโสมไทย

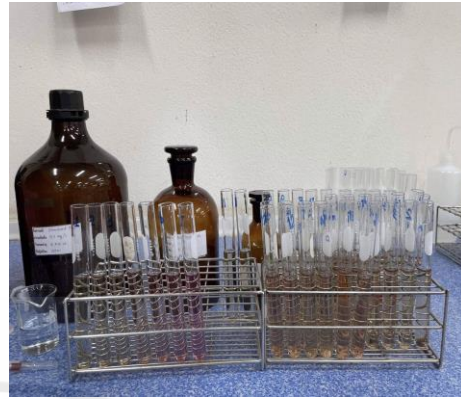


ภาพผนวกที่ 2 การเตรียมอาหารทดลอง



ภาพผนวกที่ 3 การชั่งน้ำหนัก, ความยาว และความกว้างของปลานิล

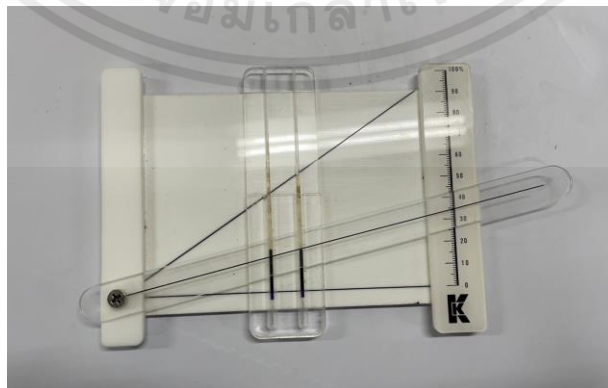
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ 4 การเก็บค่าคุณภาพน้ำ



ภาพผนวกที่ 5 การฉีดเชื้อ *Streptococcus agalactiae* และการเจาะเลือดปลา



ภาพผนวกที่ 6 แผ่นอ่านค่า Hematocrit

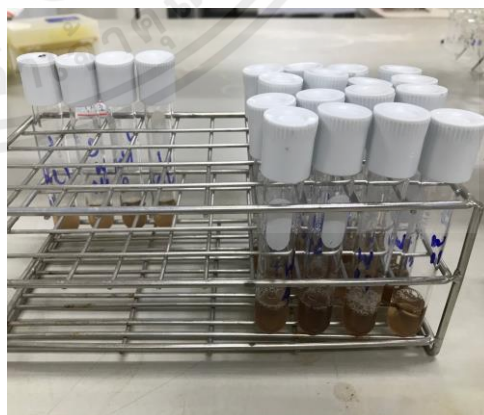
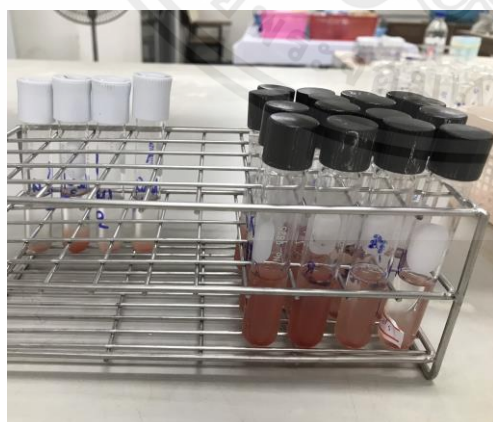
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ 7 เครื่องปั่นเหวี่ยง



ภาพผนวกที่ 8 การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ



ภาพผนวกที่ 9 การเตรียมสารนับเซลล์เม็ดเลือดแดงและเม็ดเลือดขาว

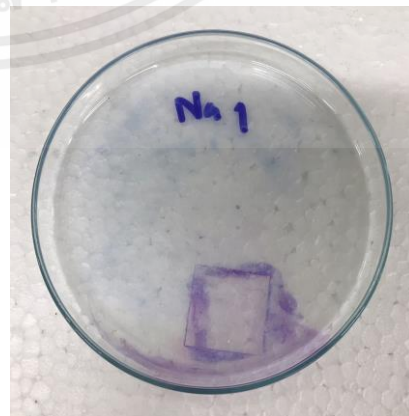
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ 10 การเก็บผลจำนวนเม็ดเลือด



ภาพผนวกที่ 11 ขบวนการจับสิ่งแปลกปลอม

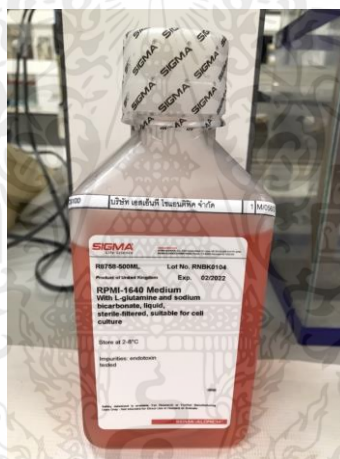


ภาพผนวกที่ 12 การย้อมสี diff-quick staining

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพผนวกที่ 13 Dancie's fluid และTur's solution



ภาพผนวกที่ 14 RPMI 160 Medium (Sigma-Aldrich®)



ภาพผนวกที่ 15 Gential violet

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ประวัติการศึกษา



ชื่อ นางสาวตุลฎาภา เรือนจันทร์
เกิดวันที่ 17 กันยายน 2542
ที่อยู่ เลขที่ 12/1 หมู่ 9 ตำบลเกาะหลัก อำเภอเมือง จังหวัดประจวบคีรีขันธ์ 77000
ประวัติการศึกษา ประกาศนียบัตรมัธยมศึกษาตอนปลายวิทย์-คณิต
โรงเรียนมัธยมประจวบวิทยาลัย จังหวัดประจวบคีรีขันธ์
วท.บ. (วิทยาศาสตร์การประมงและทรัพยากรทางน้ำ)
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง
วิทยาเขตชุมพรเขตรอุดมศักดิ์ จังหวัดชุมพร

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหาและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้