



ใบรับรองวิทยานิพนธ์
บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์

วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต (วิทยาศาสตรการประมง)

ปริญญา

วิทยาศาสตรการประมง

ชีววิทยาประมง

สาขา

ภาควิชา

เรื่อง การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจิ้งก (Cerithidea cingulata),
ปลานิล (Oreochromis niloticus), ปลากระพงขาว (Lates calcarifer)
และกุ้งขาวแวนนาไม (Litopenaeus vannamei)
Acute Toxicity of Tea Seed Cake on Creeper Shell (Cerithidea cingulata),
Nile Tilapia (Oreochromis niloticus), Giant Seaperch (Lates calcarifer)
and Pacific White Shrimp Postlarvae (Litopenaeus vannamei)

نامผู้วิจัย นางสาวลิลลา หงษ์คณรัตน์

ได้พิจารณาเห็นชอบโดย

อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก

(รองศาสตราจารย์ชลอ ลิมสุวรรณ, Ph.D.)

อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์ร่วม

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์นิติ ชูเชิด, Ph.D.)

หัวหน้าภาควิชา

(ผู้ช่วยศาสตราจารย์ณรงค์ วีระไวทยะ, M.Sc.)

บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์รับรองแล้ว

(รองศาสตราจารย์กัญญา วีระกุล, D.Agr.)

คณบดีบัณฑิตวิทยาลัย

วันที่ เดือน พ.ศ.

วิทยานิพนธ์

เรื่อง

การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจู้нк (*Cerithidea cingulata*),
ปลานิล (*Oreochromis niloticus*), ปลากระพงขาว (*Lates calcarifer*)
และ กุ้งขาวแวนนาไม (*Litopenaeus vannamei*)

Acute Toxicity of Tea Seed Cake on Creeper Shell (*Cerithidea cingulata*),
Nile Tilapia (*Oreochromis niloticus*), Giant Seaperch (*Lates calcarifer*)
and Pacific White Shrimp Postlarvae (*Litopenaeus vannamei*)

โดย

นางสาวลิลิตา หงษ์คณรัตน์

เสนอ

บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
เพื่อขอความสมบูรณ์แห่งปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต (วิทยาศาสตรการประมง)

พ.ศ. 2554

ลิลลา หงษ์คณรัตน์ 2554: การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจิ้งก (Cerithidea cingulata), ปลานิล (Oreochromis niloticus), ปลากระพงขาว (Lates calcarifer) และกุ้งขาวแวนนาไม (Litopenaeus vannamei) ปรินญาวิทยาสาสตรมหาบัณฑิต (วิทยาศาสตรการประมง) สาขาวิชาสาสตรการประมง ภาควิชาชีววิทยาประมง อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก: รองศาสตราจารย์ชอล ลิมสุวรรณ, Ph.D. 150 หน้า

การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจิ้งก (creeper shell), ปลานิล (Nile tilapia), ปลากระพงขาว (giant seaperch) และกุ้งขาวแวนนาไม (Pacific white shrimp) โดยวิธีชีววิเคราะห์แบบน้ำนิ่ง (static bioassay) ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้หอยจิ้งกตายครึ่งหนึ่ง (median lethal concentration) ภายในเวลา 96 ชั่วโมง (96-hr LC_{50}) ที่ระดับความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีที มีค่าเท่ากับ 65.96, 54.73 และ 44.18 พีพีเอ็ม ตามลำดับ ส่วน 96-hr LC_{50} พิเศษของน้ำ 7.5, 8.0 และ 8.5 มีค่าเท่ากับ 42.39, 44.66 และ 46.93 พีพีเอ็ม ตามลำดับ ส่วนระดับความเข้มข้นที่ทำให้ปลานิลตายครึ่งหนึ่งภายในเวลา 72 ชั่วโมง (72-hr LC_{50}) ที่ระดับความเค็ม 0, 5 และ 10 พีพีที มีค่าเท่ากับ 26.69, 17.99 และ 9.4 พีพีเอ็ม ตามลำดับ ส่วน พิเศษของน้ำที่ 7.5, 8.0 และ 8.5 พบว่า ค่า 72-hr LC_{50} มีค่าเท่ากับ 14.26, 14.62 และ 16.88 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และระดับความเข้มข้นที่ทำให้ปลากระพงขาวตายครึ่งหนึ่งภายในเวลา 72 ชั่วโมง (72-hr LC_{50}) ที่ระดับความเค็ม 0, 10, 20 และ 30 พีพีที มีค่าเท่ากับ 9.32, 8.28, 5.3 และ 3.02 พีพีเอ็ม ตามลำดับ ส่วน พิเศษของน้ำที่ 7.5, 8.0 และ 8.5 พบว่า ค่า 72-hr LC_{50} มีค่าเท่ากับ 4.12, 4.65 และ 4.92 พีพีเอ็ม ตามลำดับ สำหรับค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาร์ว 10 ที่ระดับความเค็ม 5, 15 และ 30 พีพีที ได้ค่า 48-hr LC_{50} เท่ากับ 270.14, 423.99 และ 416.14 พีพีเอ็ม ตามลำดับ ส่วน พิเศษของน้ำที่ 7.5, 8.0 และ 8.5 พบว่า ค่า 48-hr LC_{50} มีค่าเท่ากับ 343.82, 347.53 และ 366.2 พีพีเอ็ม ตามลำดับ

จากการศึกษาครั้งนี้พบว่า ที่ความเค็มสูงขึ้นความเป็นพิษของกากชาต่อหอยจิ้งก ปลานิล ปลากระพงขาว และกุ้งขาวแวนนาไม จะสูงขึ้น ยกเว้นที่ความเค็ม 5 พีพีที ความเป็นพิษของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไมจะมีค่าต่ำที่สุด เนื่องจากที่ความเค็มต่ำกุ้งจะอ่อนแอกว่าที่ความเค็มปกติ ส่วนความเป็นพิษของกากชาต่อหอยจิ้งก ปลานิล ปลากระพงขาว และกุ้งขาวแวนนาไม ที่พิเศลดลงความเป็นพิษของกากชาจะสูงขึ้น

ความเข้มข้นของกากชาที่เหมาะสมในการกำจัดหอยจิ้งก และปลาชนิดต่างๆ ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที เท่ากับ 80-100 พีพีเอ็ม (128-160 กิโลกรัม/ไร่) ส่วนในน้ำจืด ควรใช้ในปริมาณ 100-120 พีพีเอ็ม (160-192 กิโลกรัม/ไร่) โดยกากชาที่ระดับความเข้มข้นนี้จะไม่เป็นอันตรายต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม นั่น กากชา ถือเป็นทางเลือกหนึ่งที่เหมาะสมในการใช้กำจัดหอยจิ้งก และปลาชนิดต่างๆ ในการเตรียมบ่อก่อนปล่อยลูกกุ้งขาวแวนนาไมลงในบ่อเลี้ยง เพราะมีประสิทธิภาพ และปลอดภัยต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม

Lilla Hongkanarat 2011: Acute Toxicity of Tea Seed Cake on Creeper Shell (*Cerithidea cingulata*), Nile Tilapia (*Oreochromis niloticus*), Giant Seaperch (*Lates calcarifer*) and Pacific White Shrimp Postlarvae (*Litopenaeus vannamei*). Master of Science (Fisheries Science), Major Field: Fisheries Science, Department of Fishery Biology. Thesis Advisor: Associate Professor Chalor Limsuwan, Ph.D. 150 pages.

Acute toxicity of tea seed cake on creeper shell (*Cerithidea cingulata*), Nile tilapia (*Oreochromis niloticus*), and giant seaperch (*Lates calcarifer*) were studied by using static bioassays. The median lethal concentration of tea seed cake needed to kill creeper shell in 96 hours (96-hr LC₅₀) at salinity of 10, 20 and 30 ppt the 96-hr LC₅₀ was 65.96, 54.73 and 44.18 ppm, respectively. In water with pH 7.5, 8.0 and 8.5 the 96-hr LC₅₀ was 42.39, 44.66 and 46.93 ppm, respectively. The 72-hr LC₅₀ of tea seed cake for Nile at salinity of 0, 5 and 10 ppt was 26.69, 17.99 and 9.4 ppm, respectively. In water with pH 7.5, 8.0 and 8.5 the 72-hr LC₅₀ was 14.26, 14.62 and 16.88 ppm, respectively. The 72-hr LC₅₀ of tea seed cake on giant seaperch at salinity of 0, 10, 20 and 30 ppt was 9.32, 8.28, 5.3 and 3.02 ppm, respectively. In water pH 7.5, 8.0 and 8.5 the 72-hr LC₅₀ was 4.12, 4.65 and 4.92 ppm, respectively. The acute toxicity of tea seed cake to Pacific white shrimp postlarvae 10 (PL10) was also tested with static bioassays. In water with salinity of 5, 15 and 30 ppt the 48-hr LC₅₀ was 270.14, 423.99 and 416.14 ppm, respectively. In water with pH 7.5, 8.0 and 8.5 the 48-hr LC₅₀ was 343.82, 347.53 and 366.2 ppm, respectively.

Results from this study indicated that at higher salinity the toxicity of tea seed cake to creeper shell, Nile tilapia, giant seaperch and Pacific white shrimp (PL10) increased except at salinity of 5 ppt toxicity of tea seed cake PL10 is lowest because at low salinity shrimp is weaker than in normal salinity. Toxicity of tea seed cake to creeper shell, Nile tilapia, giant seaperch and PL10 at lower pH increased.

Appropriate concentration of tea seed cake for eradicating creeper shell and fish species at the salinity 20-30 ppt were ranged from 80-100 ppm (ie.128-160 kg/1600m² (rai)), while at lower salinity from 0 to 5 ppt tea seed cake of 100-120 ppm (ie.160-192 kg/rai) should be used. These dosages of tea seed cake have been proved safe for *L. vannamei* postlarvae. Therefore, Tea seed cake is one of the suitable choice to eradicate the creeper shell and fish species for pond preparation before stocking PLs into the ponds because as it is effective and safe to shrimp.

Student's signature

Thesis Advisor's signature

กิตติกรรมประกาศ

ข้าพเจ้าขอกราบขอบพระคุณ รองศาสตราจารย์ ดร.ชลอ ลีมสุวรรณ อาจารย์ที่ปรึกษา
วิทยานิพนธ์หลัก ผู้ช่วยศาสตราจารย์ ดร. นิตี ชูเชิด ที่ให้ความอนุเคราะห์ในการให้คำปรึกษา
แนะนำในด้านการทดลอง และการตรวจแก้ไขข้อมูลต่างๆ ตลอดจนให้ความช่วยเหลือในทุกๆด้าน
จนวิทยานิพนธ์ฉบับนี้สำเร็จลุล่วงด้วยดี

ขอขอบพระคุณอาจารย์ ผศ. ดร. เมธิ แก้วเนิน ประธานการสอบวิทยานิพนธ์ และ รศ. ดร.
นงนุช เลาหะวิสุทธิ ผู้ทรงคุณวุฒิภายนอก ที่กรุณาให้คำแนะนำและคำปรึกษา สำหรับวิทยานิพนธ์
ฉบับนี้

ขอขอบคุณพี่ๆและเพื่อนๆ ทุกคน ให้ความช่วยเหลือในด้านต่างๆ และคำแนะนำต่างๆ
ในการศึกษาวิจัยครั้งนี้

ขอขอบพระคุณบิดา มารดา และญาติพี่น้อง ที่ได้ให้ความช่วยเหลือ การสนับสนุน และเป็น
กำลังใจในการทำงานจนสำเร็จการศึกษาตลอดเวลาเสมอมา

ลิลลา หงษ์คันารัตน์

พฤษภาคม 2554

สารบัญ

หน้า

สารบัญ	(1)
สารบัญตาราง	(2)
สารบัญภาพ	(7)
คำนำ	1
วัตถุประสงค์	3
การตรวจเอกสาร	4
อุปกรณ์และวิธีการศึกษา	22
ผลและวิจารณ์ผลการศึกษา	28
สรุปผลการศึกษา	132
ข้อเสนอแนะ	133
เอกสารและสิ่งอ้างอิง	134
ภาคผนวก	139
ประวัติการศึกษาและการทำงาน	150

สารบัญตาราง

ตารางที่		หน้า
1	อัตราการตายสะสมของหอยจิ้งก่ เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที	29
2	อัตราการตายสะสมของหอยจิ้งก่ เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที	33
3	อัตราการตายสะสมของหอยจิ้งก่ เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที	37
4	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อหอยจิ้งก่ ที่ระดับความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีที ที่เวลา 96 ชั่วโมง	40
5	ค่าพิษของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่ความเค็มต่างๆ ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อหอยจิ้งก่	41
6	อัตราการตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที	43
7	อัตราการตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที	47
8	อัตราการตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที	50
9	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลานิล ที่ระดับความเค็ม 0, 5 และ 10 พีพีที ที่เวลา 72 ชั่วโมง	52

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่		หน้า
10	ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่ความเค็มต่างๆ ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อปลานิล	53
11	อัตราการตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที	55
12	อัตราการตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที	59
13	อัตราการตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที	62
14	อัตราการตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที	65
15	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลากะพงขาว ที่ระดับความเค็ม 0, 10, 20 และ 30 พีพีที ที่เวลา 72 ชั่วโมง	67
16	ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่ความเค็มต่างๆ ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อปลากะพงขาว	68
17	อัตราการการตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว 10 เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที	70
18	อัตราการการตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว 10 เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 15 พีพีที	73
19	อัตราการการตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว 10 เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที	76
20	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว 10 ที่ระดับความเค็ม 5, 15 และ 30 พีพีที ที่เวลา 48 ชั่วโมง	78

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่		หน้า
21	ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่ความเค็มต่างๆ ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาร์ว่า 10	79
22	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อสัตว์ทดลองแต่ละชนิด ที่ระดับความเค็มต่างกัน	80
23	อัตราการตายสะสมของหอยขึ้นก เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 7.5	82
24	อัตราการตายสะสมของหอยขึ้นก เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 8	86
25	อัตราการตายสะสมของหอยขึ้นก เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 8.5	90
26	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อหอยขึ้นก ที่พีเอช ต่างๆกัน ระดับความเค็ม 25 พีพี ที ที่เวลา 96 ชั่วโมง	93
27	ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่พีเอชต่างๆ กัน ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อหอยขึ้นก	94
28	อัตราการตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 7.5	96
29	อัตราการตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 8	99
30	อัตราการตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 8.5	102
31	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลานิล ที่พีเอช ต่างๆกัน ระดับความเค็ม 0 พีพีที ที่เวลา 72 ชั่วโมง	104
32	ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่พีเอชต่างๆ กัน ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อปลานิล	105
33	อัตราการตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 7.5	107

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางที่		หน้า
34	อัตราการตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 8	111
35	อัตราการตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 8.5	114
36	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลากะพงขาว ที่พีเอช ต่างๆกัน ระดับความแค้น 25 พีพีที ที่เวลา 72 ชั่วโมง	116
37	ค่าพิษของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่พีเอชต่างๆ กัน ที่ใช้ใน การทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อปลากะพงขาว	117
38	อัตราการตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 เนื่องจาก พิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 7.5	119
39	อัตราการตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 เนื่องจาก พิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 8	122
40	อัตราการตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 เนื่องจาก พิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 8.5	125
41	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่พีเอช ต่างๆกัน ระดับความแค้น 25 พีพีที ที่เวลา 48 ชั่วโมง	127
42	ค่าพิษของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่พีเอชต่างๆ กัน ที่ใช้ใน การทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10	128
43	ค่า LC_{50} ของกากชาต่อสัตว์ทดลองแต่ละชนิด ที่พีเอชต่างกัน	129

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตารางผนวกที่		หน้า
1	ตารางวิธีการคำนวณความลาดชันและจุดตัดแกนตั้ง ตามวิธีวิเคราะห์แบบ โพรบิต	141
2	ตารางการคำนวณครั้งที่ 1	142
3	ตารางการคำนวณครั้งที่ 2	143
4	ตารางการเปลี่ยนเปอร์เซ็นต์การตายเป็นไพร์กัลป์โพรบิต	146
5	ตารางค่าโพรบิตต่ำสุด (Minimum Probit) โพรบิตสูงสุด (Maximum Probit)	147
6	ตารางสัมประสิทธิ์ของการถ่วงน้ำหนัก (w)	149

สารบัญภาพ

ภาพที่		หน้า
1	ถังไฟเบอร์กลาสที่ใช้ในการเตรียมสัตว์ทดลอง	23
2	สารละลายกากชา	23
3	หอยจืดกระยะตัวเต็มวัยที่ใช้ในการทดลอง	25
4	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืด ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที	31
5	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืด ที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที	35
6	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืด ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที	39
7	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที	45
8	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล ที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที	48
9	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที	51
10	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาว ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที	57
11	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาว ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที	60
12	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาว ที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที	63
13	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาว ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที	66
14	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที	71

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
15	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่ระดับความเค็ม 15 พีพีที	74
16	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที	77
17	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของหอยจิ้งก ที่พีเอช 7.5	84
18	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของหอยจิ้งก ที่พีเอช 8	88
19	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของหอยจิ้งก ที่พีเอช 8.5	92
20	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของปลานิล ที่พีเอช 7.5	97
21	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของปลานิล ที่พีเอช 8	100
22	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของปลานิล ที่พีเอช 8.5	103
23	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของปลากะพงขาว ที่พีเอช 7.5	109
24	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของปลากะพงขาว ที่พีเอช 8	112
25	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของปลากะพงขาว ที่พีเอช 8.5	115
26	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกาชชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่พีเอช 7.5	120

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่		หน้า
27	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว่า 10 ที่พีเอช 8	123
28	กราฟผลการวิเคราะห์โพธิ์บทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การ ตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว่า 10 ที่พีเอช 8.5	126

การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจิ้งก (Cerithidea cingulata),
ปลาไนล์ (Oreochromis niloticus), ปลากระพงขาว (Lates calcarifer)
และ กุ้งขาวแวนนาไม (Litopenaeus vannamei)

Acute Toxicity of Tea Seed Cake on Creeper Shell (*Cerithidea cingulata*),
Nile Tilapia (*Oreochromis niloticus*), Giant Seaperch (*Lates calcarifer*)
and Pacific White Shrimp Postlarvae (*Litopenaeus vannamei*)

คำนำ

อุตสาหกรรมการเพาะเลี้ยงกุ้งของประเทศไทยทำเงินรายได้เข้าประเทศปีละหลายหมื่นล้านบาท โดยเฉพาะกุ้งขาวแวนนาไม (*Litopenaeus vannamei*) หลังจากทีกรมประมงได้อนุญาตให้มีการนำเข้ามาเลี้ยงในปี พ.ศ. 2545 ซึ่งเป็นช่วงเวลาที่การเลี้ยงกุ้งกุลาดำ (*Penaeus monodon*) กำลังประสบปัญหากุ้งโตช้า ทำให้เกษตรกรส่วนใหญ่ประสบปัญหาขาดทุน หลังจากนั้นการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม จึงเพิ่มขึ้นแทนที่การเลี้ยงกุ้งกุลาดำในพื้นที่ต่างๆ ทั่วประเทศ (ชลอ และพรเลิศ, 2547) การเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในปัจจุบันเป็นการเลี้ยงแบบพัฒนา (intensive) โดยปล่อยกุ้งในอัตราความหนาแน่นสูง มีการใช้เทคโนโลยีใหม่ๆ มาใช้ในการจัดการในด้านการควบคุมคุณภาพน้ำ อาหาร และการป้องกันโรคในระหว่างการเลี้ยงอย่างมีประสิทธิภาพ และการป้องกันสัตว์น้ำชนิดอื่นๆ ที่ไม่ต้องการด้วย

อย่างไรก็ตามนอกจากปัญหาเรื่องการเกิดโรคในระหว่างการเลี้ยงแล้ว ยังมีปัญหาอื่นๆที่ไม่เกี่ยวข้องกับโรค แต่มีผลกระทบต่อผลผลิตได้แก่ การที่มีปลาชนิดต่างๆ เข้าไปเจริญเติบโตในบ่อกุ้ง ซึ่งอาจจะทำให้ผลผลิตกุ้งตกต่ำได้ถ้ามีในปริมาณมาก เนื่องจากปลาเหล่านี้จะไปแย่งอาหารกุ้ง นอกจากนั้น ในบางพื้นที่มีการระบาดของหอยจิ้งก (*Cerithidea cingulata* Gmelin) ซึ่งเป็นหอยฝาเดียว เปลือกแข็ง เปลือกเป็นเกลียวเหมือนรูปเจดีย์ (สุนันท์ และคณะ, 2527) หอยชนิดนี้จะพบมากตามแหล่งเลี้ยงกุ้ง โดยเฉพาะตามชายฝั่งทะเล การแพร่ขยายพันธุ์ของหอยชนิดนี้เป็นไปอย่างรวดเร็ว จะอยู่รวมกันเป็นกลุ่ม ๆ ซึ่งหอยชนิดนี้ไม่ได้กินลูกกุ้งแต่จะแย่งพื้นที่อาศัยในบ่อ (วสันต์ และ ธนศักดิ์, 2518) โดยเฉพาะลูกหอยที่เกิดใหม่จะดึงดูดแคลเซียม (Ca^{2+}) และ

คาร์บอเนต (CO_3^{2-}) จากน้ำสร้างเป็นสารประกอบหินปูนแล้วนำ มาสร้างเปลือก (วันทนา, 2528) ทำให้ค่าความเป็นด่าง (alkalinity) ของน้ำลดลง และไปมีผลต่อการสร้างเปลือกของลูกกุ้งที่เพิ่งปล่อยลงในบ่อเลี้ยงโดยเฉพาะในระยะเดือนแรกทำให้อัตราการรอดตายของกุ้งลดลง

ในปัจจุบันเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งพบการระบาดของหอยขึ้นกในบ่อเลี้ยงกุ้งมากขึ้น โดยเฉพาะบริเวณชายฝั่งทะเลในช่วงฤดูร้อน เมื่อน้ำมีความเค็มสูง ซึ่งถ้าพบหอยชนิดนี้ในการเลี้ยงกุ้งแล้ว การเลี้ยงกุ้งครั้งต่อไปก็จะพบอีก และมักจะมีปริมาณเพิ่มมากกว่าเดิม ผลกระทบที่เห็นได้ชัดคือ บ่อเลี้ยงกุ้งที่มีหอยขึ้นกมากจะมีปัญหาทางด้านการจัดการคุณภาพของน้ำ เช่น ความเป็นด่างของน้ำ ความเป็นกรดเป็นด่างของน้ำ (พีเอช) และการควบคุมปริมาณแพลงก์ตอน มีผลทำให้อัตราการรอดของกุ้งต่ำ เมื่อสิ้นสุดการเลี้ยงจะพบว่าผลผลิตกุ้งที่ได้จากบ่อที่มีการระบาดของหอยขึ้นกจะต่ำกว่าบ่อที่ไม่มีการระบาด (กฤษณา, 2540)

จากปัญหาดังกล่าวเกษตรกรได้นำสารเคมีต่างๆ มาใช้กำจัดช่วงเตรียมบ่อเพื่อกำจัดหอยขึ้นก เช่น เบรส-เดน 60 เปอร์เซนต์ (วสันต์ และ ธนงศักดิ์, 2518) กากชา (ประพันธ์, 2524) ผงยาสูบ และอควอดิน (บรรจง, 2521) แต่พบว่าสารเคมีชนิดต่างๆ ที่ทดลองยังไม่ได้ผลเท่าที่ควรในการกำจัดหอยขึ้นกซึ่งยังมีการแพร่กระจายอยู่ทั่วไปในแหล่งเลี้ยงกุ้งตามชายฝั่งทะเล

ในการเลี้ยงกุ้งโดยทั่วไปนั้น เกษตรกรนิยมใช้กากชาในการกำจัดปลาก่อนปล่อยลูกกุ้ง และในระหว่างการเลี้ยงกุ้ง ถ้าพบว่ามีปลาหลุดลอดเข้าไปในบ่อเลี้ยงกุ้งในปริมาณมาก เนื่องจากความเป็นพิษของสารซาโปนินในกากชาที่มีต่อปลาซึ่งมีเลือดสีแดง เนื่องจากฮีโมโกลบิน แต่มีความเป็นพิษต่อกุ้งซึ่งมีเลือดสีฟ้าจากฮีโมไซยานินน้อยมาก แต่การใช้กากชาในการกำจัดหอยขึ้นกในการเตรียมน้ำยังไม่แพร่หลายมากนัก เนื่องจากไม่มีการศึกษาปริมาณที่เหมาะสมเพื่อกำจัดหอยขึ้นกตัวเต็มวัย ซึ่งอาจจะหลงเหลือในบ่อในขณะที่เตรียมน้ำ และเนื่องจากในบ่อเลี้ยงกุ้งมีความเค็มของน้ำ และพีเอช แตกต่างกันไป ดังนั้นจึงสมควรที่จะศึกษาประสิทธิภาพของกากชาต่อหอยขึ้นกปลานิล ซึ่งใช้เป็นตัวแทนปลาน้ำจืด และปลากะพงขาว ที่ใช้เป็นตัวแทนของปลาน้ำกร่อย ที่อาจจะพบในบ่อเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม ในสภาพน้ำที่มีความเค็ม และพีเอชแตกต่างกัน เพื่อใช้เป็นแนวทางแนะนำแก่เกษตรกรสำหรับนำไปใช้ในการเตรียมน้ำก่อนปล่อยลูกกุ้งต่อไป

วัตถุประสงค์

1. เพื่อหาค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจู้нк ระยะตัวเต็มวัย ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีที ที่ระดับพีเอช ต่างๆกัน ที่ 96 ชั่วโมง
2. เพื่อหาค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลานิล ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 0, 5 และ 10 พีพีที ที่ระดับพีเอช ต่างๆกัน ที่ 72 ชั่วโมง
3. เพื่อหาค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลากะพงขาว ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 0, 10, 20 และ 30 พีพีที ที่ระดับพีเอช ต่างๆกัน ที่ 72 ชั่วโมง
4. เพื่อหาค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาړว๓๓๓ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 5, 15 และ 30 พีพีที ที่ระดับพีเอช ต่างๆกัน ที่ 48 ชั่วโมง

การตรวจเอกสาร

1. หอยเจดีย์(หอยจิ้งก)

1. การจำแนกชนิดของหอยจิ้งก

หอยจิ้งกเป็นหอยฝาเดียวขนาดเล็ก มีความยาวเฉลี่ยประมาณ 2 เซนติเมตร พบแพร่กระจายในประเทศแถบเขตร้อน และประเทศออสเตรเลีย อาศัยอยู่ในน้ำเค็มบนพื้นทราย (สุชาติและคณะ, 2538) บริเวณหาดชายเลน (ลิลา และ รังสิไชย, 2539) มีชื่อเรียกแตกต่างกันออกไป เช่นหอยจิ้งก หอยเจดีย์ ซึ่งสามารถจำแนกชนิดตามหลักอนุกรมวิธาน (Classification) ตาม Morton (1967) และ Wilson (1994) ไว้ดังนี้

Phylum Mollusca

Subphylum Conchifera

Class Gastropoda

Subclass Prosobranchia

Order Metrogasopoda

Family Cerithidae

Genus *Cerithidea*

ชื่อวิทยาศาสตร์ (Scientific name) *Cerithidea cingulata* (Gmelin, 1971)

ชื่อสามัญ (Common name) Horn Shell, Creeper, Sand Creeper

ชื่อไทย (Thai name) หอยจิ้งก หอยเจดีย์ (ตามคำเรียกของเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้ง)

โชติ (2509) รายงานว่า หอยในวงศ์นี้ มีเปลือกม้วนเป็นวงยาว บิดหลายชั้น ผิวเป็นตุ่มช่องปากเป็นรูข้างหน้า ฝาปิดปากเป็นเขา (สัตว์) และเป็นวง หอยมีจมูกสั้น หนวดเรียวและสั้นตาอยู่บนก้าน เป็นวงส์ใหญ่ อยู่ในเขตร้อน และอบอุ่น อาศัยตามหิน หรือระหว่างพีชน้ำเค็ม บางชนิดอยู่ในน้ำกร่อย และน้ำจืด บางชนิดอยู่ตามลำต้นของพันธุ์ไม้

วันทนา (2528) รายงานว่าหอยในวงศ์ Cerithidae เปลือกค่อนข้างขรุขระ ช่องเปิดของเปลือกเป็นวงรีเฉียง ไซโฟนัล แคนอล (siphonal canal) สั้น พบตามปากแม่น้ำ และแหล่งที่เป็นน้ำกร่อย

สุชาติ และคณะ (2538) รายงานว่า หอยในวงศ์ Cerithidae มีเปลือกรูปกรวยยาว และมีหลายวง (whorl) ผิวเปลือกไม่เรียบ ปากเปลือกเล็กมีรูปร่างรี และเอียง ร่องไซโฟน (siphon) มีขนาดสั้น ฝาปิดเปลือก (operculum) เป็นมันเงา พบในประเทศแถบเขตร้อน และออสเตรเลีย อาศัยอยู่ในน้ำเค็มสะอาด บนพื้นทราย หรือบนพืชทะเล หรืออยู่ระหว่างปะการัง

2. ชีวิตวิทยาบางประการของหอยฝาเดียว

สุชาติ และคณะ (2538) อธิบายลักษณะเปลือก และโครงสร้างภายนอกของหอยฝาเดียว (gastropod) ไว้ดังนี้

2.1 โครงสร้างของเปลือก ประกอบด้วยผลึกหินปูนหรือแคลเซียมคาร์บอเนต (calcium carbonate) พวอะราโกไนต์ (aragonite) หรือ แคลไซต์ (calcite) หรือทั้งสองอย่าง ผลึกของแคลเซียมคาร์บอเนตนี้จะแทรกอยู่ในสารประกอบพวกควิโนแทนด์โปรตีน (quinone-tanned protein) เรียก คอนคิโอลินหรือคอนคิน (conchiolin, conchin) ซึ่งสารประกอบอินทรีย์นี้จะมีอยู่ประมาณ 1 ใน 3 ของน้ำหนักเปลือก นอกจากนี้อาจพบสารพวกซิลิกา (silica) อะลูมินา (alumina) และออกไซด์ (oxide) ของเหล็กปนอยู่ในเปลือกหอยเล็กน้อย

2.1.1 ชั้นของเปลือกหอย แบ่งออกเป็น 3 ชั้น คือ

1. ชั้นนอก (periostracum) เป็นชั้นบาง ๆ อยู่บนสุดของเปลือก ประกอบด้วยสารคอนคิโอลิน ทำหน้าที่ป้องกันสารเคมีจากสภาพแวดล้อม

2. ชั้นปริสมาติก (prismatic) เป็นชั้นของผลึกใสของหินปูนเป็นส่วนใหญ่ และยังมีแร่ธาตุชนิดอื่น ๆ อีก เช่น ฟลูออไรด์ ซิลิกอน โบรไมด์ แมงกานีส และไอโอดีน ซึ่งพบอยู่ตามแนวของแมนเทิล (mentle)

3. ชั้นไน (nacreous) ประกอบด้วยแผ่นผลึกหินปูนบางและ ใส มีลักษณะเป็นเงาคล้ายมุก เนื่องจากเป็นชั้นหินปูนที่บางมาก จึงทำให้เปลวและแวววาว

2.1.2 ฝาปิดปากเปลือก ตำแหน่งของฝาปิดปากเปลือกอยู่บริเวณด้านบนบนส่วนท้ายของแผ่นเท้าหอย หน้าที่หลักคือ ปิดปากเปลือกเมื่อหอยหดตัวเข้าเปลือก สามารถป้องกันอันตรายให้กับตัวหอยที่อยู่ภายใน ฝาปิดปากเปลือกนี้มีองค์ประกอบเป็น 2 ชนิด คือ เป็นสารไคติน (chitin) ซึ่งเป็นสาร โปรตีน กับชนิดที่เป็นสารประกอบหินปูน

2.2 ส่วนลำตัว ขณะที่หอยคืบคลานจะเห็นส่วนหัว แผ่นเท้า หนวด (tentacle) ตา และไซฟอน ขึ้นออกจากเปลือก ส่วนของหัวและแผ่นเท้าซึ่งติดกันจะหดเข้าเปลือกได้โดยกล้ามเนื้อคอคูเมลลา และเมื่อเกาะเปลือกออกก็จะพบแผ่นแมนเทิลคลุมบริเวณส่วนหัวและคอไว้

2.2.1 โครงสร้างภายนอก ประกอบด้วยส่วนต่าง ๆ ดังนี้

1. ส่วนหัว อยู่บริเวณด้านหน้าของตัวหอย ส่วนใหญ่ด้านหน้าสุดของส่วนหัวจะมีปาก บางชนิดหัวยื่นยาวเรียวยาวออกไปมาก เรียกว่า โพรบอสซิส (proboscis) หรือยื่นออกเล็กน้อยเรียกว่า สเนท (snout) หลังปากพบหนวด ซึ่งเป็นอวัยวะรับสัมผัสมีลักษณะยาวเรียวยาว บริเวณหนวดนี้จะพบตา

2. ส่วนคอ จะอยู่ถัดจากส่วนหัวและอยู่บริเวณหลังหนวด ในหอยพวกโพรโซแบรนเซีย (Prosobranchia) ที่มีเพศแยกออกจากกัน หอยเพศผู้จะมีเวอร์จ (verge) หรือเพนนิส (penis)

3. แผ่นเท้า เป็นส่วนที่อยู่ติดส่วนหัวไปทางด้านหลัง ด้านบนของแผ่นเท้าติดกับด้านข้างของลำ ตัว หอยที่มีฝาปิดปากเปลือก แผ่นปิดปากเปลือกจะอยู่ที่ด้านบนและท้ายของแผ่นเท้า และเป็นส่วนที่หดกลับเข้าเปลือกหลังสุด ส่วนด้านล่างแผ่นเท้าจะสัมผัสกับพื้นผิวที่หอยใช้ในการคืบคลาน บริเวณแผ่นเท้าเป็นกล้ามเนื้อที่หนาและมีต่อมเมือก (mucous gland) หลั่งสารเมือกเพื่อช่วยให้หอยเคลื่อนที่ได้สะดวก

4. แมนเทิล เป็นแผ่นเนื้อซึ่งอยู่ในขดสุดท้ายของเปลือกหอยหรืออยู่ในส่วนของบอดีเวิร์ลของเปลือก แมนเทิลปกคลุมส่วนหัวและ คอของตัวหอย ส่วนท้ายสุดของแมนเทิลติดกับส่วนอวัยวะภายใน ได้แมนเทิลมีช่องระหว่างตัวหอยเรียกว่า ช่องแมนเทิลภายในแมนเทิลของหอยโพโรไซเบรรงเจียพบส่วนปลายของระบบสืบพันธุ์ ส่วนปลายของระบบทางเดินอาหาร เช่น เรกตัม (rectum) และช่องขับถ่าย (anus) ไต และหัวใจที่ขบแมนเทิลที่อยู่ปลายหน้าสุดจะมีช่องเปิดของระบบสืบพันธุ์ และช่องขับถ่ายอยู่ใกล้ๆ กัน นอกจากนี้ยังมีไซฟอน เพื่อเป็นทางนำน้ำเข้าที่มีก๊าซออกซิเจนและอาหาร

2.2.2 โครงสร้างภายใน วันทนา (2528) ได้อธิบายไว้ดังนี้

1. ระบบทางเดินอาหาร ระบบทางเดินอาหารของหอยฝาเดียวมีรูปร่างแตกต่างกันออกไป หอยจื๊นเป็นหอยที่กินอาหารขนาดเล็ก ต่อมน้ำลาย และผนังของทางเดินอาหารส่วนต้นจะผลิตเมือกเพื่อให้อาหารในช่องปากจับตัวเป็นก้อน ผนังทางเดินอาหารส่วนต้นจะบุด้วยเซลล์ขน (ciliated cell) ทำให้ก้อนอาหารเคลื่อนที่โดยการเคลื่อนไหวยของขน และยังมีต่อมผลิตน้ำย่อยคือ ต่อมอีโซฟาเจียล (esophageal gland) ที่ผลิตน้ำย่อยอไมเลส (amylase) ส่วนกระเพาะย่อยอาหาร (digestive diverticulum) ที่อยู่สองข้างของกระเพาะผลิตน้ำย่อยโปรทีเอส (protease) การย่อยอาหารขั้นสุดท้าย และการดูดซึมเกิดในต่อมย่อยอาหาร (digestive gland, digestive diverticulum) และกากอาหารถูกส่งไปยังลำไส้เล็ก ลำไส้ตรงและ ช่องขับถ่าย

2. หัวใจและเส้นเลือด หัวใจเป็นเส้นเลือดที่พองออกอยู่ภายในช่องว่างรอบหัวใจ จำนวนของห้องหัวใจเปลี่ยนไปตามวิวัฒนาการ หอยที่มีเหงือกเป็นคู่จะมี ออริเคิล (auricle) 2 ห้อง และเวนทริเคิล (ventricle) 1 ห้อง หอยที่มีเหงือกอันเดียวจะมี ออริเคิล 1 ห้อง และเวนทริเคิล 1 ห้อง เลือดของหอยเรียกว่า ฮีโมลิมพ์ (haemolymph) เป็นของเหลวไม่มีสี หรือสีฟ้าอ่อน มีทองแดง และฮีโมไซยานิน (haemocyanin) เป็นส่วนประกอบ เส้นเลือดที่สำคัญคือ เส้นเลือดแดงทางด้านหน้า (anterior aorta) และเส้นเลือดแดงทางด้านหลัง (posterior aorta)

3. ระบบประสาท ประกอบด้วยปมประสาท และเส้นประสาท ตอนหน้าของลำตัวมีปมประสาท 3 คู่ คือ ปมประสาทสมอง (cerebral ganglion) ปมประสาทข้างตัว (pleural ganglion) ปมประสาทเท้า (pedal ganglion) มีเส้นประสาทเชื่อมโยงด้วยกัน จากปมประสาทข้างตัวมีเส้นประสาทไปเชื่อมกับปมประสาทพาไรตัน (parital ganglion) และปมประสาทวิสเซอร์ล

(visceral ganglion) เกิดเป็นวงรี เรียกว่า วิสเซอร์ัลลูป (visceral loop) การบิดตัวทำให้ วิสเซอร์ัลลูป บิดเป็นรูปเลข 8 ปมประสาทข้างตัวที่อยู่ซีกขวากลับไปทางซ้ายเหนือลำ ไส้ เรียกว่า supra intestinal ganglion และปมประสาทข้างตัวที่อยู่ทางซ้ายกลับไปอยู่ซีกขวา ทางด้านล่างของลำไส้ เรียกว่า subintestinal ganglion

4. การสัมผัส การสัมผัสมีทั้งกลุ่มเซลล์ และอวัยวะที่ทำหน้าที่รับความรู้สึก อย่างมีประสิทธิภาพ กลุ่มเซลล์ และอวัยวะที่ทำหน้าที่รับความรู้สึก กระจายอยู่ตามผิว เช่น ผิวของแมนเทิล และเท้า อวัยวะที่รับความรู้สึกได้แก่

ก. หนวด พบอยู่ที่บริเวณหัว 1-2 คู่

ข. ออสฟราเดียม (osphradium) เป็นกลุ่มเซลล์ที่อยู่รวมกันในช่วงแมนเทิล รับความรู้สึกทางเคมี (chemoreceptor) เช่น กลิ่น

ค. สตาโตซิส (statocyst) เป็นอวัยวะที่ทำหน้าที่เกี่ยวกับการควบคุมการทรงตัวอยู่ที่เท้า มีลักษณะเป็นถุงกลมภายในมีของเหลวและก้อนแข็ง (statolith)

ง. ตา มีตา 1 คู่ อยู่ที่ปลายหนวดหรือฐานของหนวด ถ้าตาอยู่ที่ฐานของหนวดมักมีก้านตา

5. การสืบพันธุ์ ในหอยพวกโพรโซแบริงเซีย เกือบทั้งหมดแยกเพศชัดเจน เพศผู้มีต่อมอัณฑะ (testis) ท่อนำเซลล์เพศ (vas deferens) และเพนนิส ซึ่งอยู่ที่โคนหนวดข้างขวา แต่หอยในวงศ์ Cerithidae เพศผู้ไม่มีท่อนำเซลล์เพศ และเพนนิส สามารถผลิตเซลล์เพศในถุงเก็บเซลล์เพศ (spermatophore) ส่วนหอยเพศเมียมีรังไข่ (ovary) ท่อนำไข่ (oviduct) ต่อมอัลบูเมน (albumen gland) กะเปาะเก็บเชื้อเพศผู้ (seminal receptor) ต่อมสร้างเปลือกหุ้มไข่ (capsule gland) อวัยวะสำหรับการจับคู่ (copulatory bursa) และช่องเปิด (genital aperture) การสืบพันธุ์มีทั้งที่ผสมพันธุ์กันนอกตัว (external fertilization) แต่ส่วนใหญ่ผสมแบบภายใน (internal fertilization) หอยบางชนิดมี พิถีกลัด (pedal gland) ที่บริเวณเท้า ทำหน้าที่สำหรับยึดติดกับวัตถุ เป็นการเพิ่มประสิทธิภาพในการแพร่พันธุ์

6. การเจริญเติบโต ลูกหอยที่ฟักออกจากไข่ และลอยอยู่ในน้ำนั้นมี 2 แบบ คือ แบบโทรโคฟอร์ (trochophore larva) เป็นลูกหอยที่มีลักษณะเหมือนลูกข่าง มีขน (cilia) เรียงเป็นวงรอบตัวเป็นตัวอ่อนระยะแรก และแบบเวลิจเอร์ (veliger larva) เป็นตัวอ่อนระยะที่สองมี

วิลัม (velum) 1-2 คู่ สำหรับพุงอาหาร และน้ำเข้าปาก ตัวอ่อนระยะนี้มีแมนเทิลกับเท้าเห็นชัด และเริ่มสร้างเปลือกวงแรก ต่อมาเมื่อลูกหอยมีเปลือกขนาดใหญ่ขึ้น วิลัมลดขนาดลงและเริ่มจมตัวลงสู่พื้นในสภาวะที่เหมาะสมลูกหอยจะเริ่มเปลี่ยนแปลงรูปร่างและเจริญเป็นตัวเต็มวัย

3. ผลกระทบของหอยขึ้นกต่อการเลี้ยงกุ้ง

การระบาดของหอยขึ้นกในปัจจุบันมีความรุนแรงมากขึ้น โดยเฉพาะในช่วงฤดูร้อน เมื่อความเค็มน้ำสูงขึ้น หรือบริเวณชายฝั่งทะเล หอยขึ้นจะสามารถแพร่ขยายพันธุ์อย่างรวดเร็ว (กฤษณา, 2540) แม่หอยแต่ละตัวมีไข่ปริมาณมากถึงตัวละ 40,000 ฟอง หลังจากแม่หอยวางไข่แล้ว ไข่จะฟักเจริญเป็นตัวอ่อนโดยใช้ระยะเวลาเพียง 1 วัน จากนั้นประมาณ 30-60 วันหอยก็เข้าสู่ระยะวัยเจริญพันธุ์ สามารถสืบพันธุ์และขยายพันธุ์ได้ ดังนั้นระยะเวลาที่ใช้ในการเลี้ยงกุ้ง 4-5 เดือน หอยขึ้นจะออกลูกในบ่อกุ้งได้ถึง 2 รุ่น (สุนันท์ และคณะ, 2527) ในช่วงระยะการเจริญเติบโตนี้ หอยขึ้นจะนำ ปริมาณแร่ธาตุไปใช้ในการสร้างเปลือกมากขึ้น ทำให้ค่าความเป็นด่างของน้ำลดลง โดยเฉพาะในช่วงที่มีลูกหอยในระยะเวลิจีโร่จะทำให้ค่าความเป็นด่างลดลงมาก ซึ่งความเป็นด่างของน้ำสำคัญต่อการสร้างเปลือกหอย และจำเป็นต่อกระบวนการสร้างเปลือกกุ้งด้วย ดังนั้นถ้าพบหอยในบ่อเลี้ยงมากจะทำให้กุ้งเจริญเติบโตช้า ถ้าไม่สามารถควบคุมค่าความเป็นด่างได้จะทำให้กุ้งลอกคราบไม่ออก และตายในที่สุด และมีความจำเป็นมากในช่วงระยะแรกการปล่อยกุ้งลงบ่อเลี้ยง (กฤษณา, 2540) นอกจากนั้นจากรายงานของ สุนันท์ และคณะ (2527) ยังพบว่าพื้นที่นากุ้งที่อยู่ติดบริเวณป่าชายเลนมีหอยขึ้นกอาศัยอย่างหนาแน่นถึง 2,000 ตัวต่อตารางเมตร ซึ่ง ลีลา และ รังสิไชย (2539) รายงานว่าหอยเหล่านี้ทนต่อสภาพความแห้งแล้ง และสภาพน้ำท่วมขังได้ดี ความชุกชุมของหอยที่เกิดขึ้นในบ่อกุ้ง รวมทั้งการแพร่ระบาดของหอยตามบริเวณหาดชายเลน ทำให้เป็นอุปสรรคต่อการเลี้ยงกุ้งของเกษตรกรอย่างยิ่ง พื้นที่ลูกหอยใช้เป็นที่อยู่อาศัยและขยายพันธุ์ทำให้ลูกกุ้งในระยะวัยอ่อน (postlarva) ที่ปล่อยลงบ่อไม่สามารถเกาะพื้นที่เพื่ออยู่อาศัย และกินอาหารได้ อีกทั้งแย่งกินอาหารที่หว่านให้กุ้งกิน กุ้งจึงเจริญเติบโตช้า นอกจากนั้นความแข็ง และแหลมของเปลือกหอยยังเป็นอันตรายต่อเกษตรกรที่ลงไปบ่อ ทำให้เป็นอุปสรรคต่อการทำงานในบ่อกุ้งอีกด้วย

4. การกำจัดหอยจืดในบ่อเลี้ยงกุ้ง

วสันต์ และ ทนงศักดิ์ (2518) รายงานการใช้เบรสเดน - 60 (Brestan - 60) กำจัดหอยจืดในนาุ้ง ซึ่งเป็นสารเคมีที่มีส่วนประกอบของสารไตรเฟนิลทินอะซิเตต (triphenyltin acetate) 54เปอร์เซ็นต์ สารมานีบ (maneb) 18 เปอร์เซ็นต์ นอกนั้นเป็นสารไม่มีปฏิกิริยา กำจัดหอยจืดในนาุ้ง อัตราการใช้ 200-250 กรัมต่อไร่ และ ประพันธ์ (2524) ได้แนะนำ ให้ใช้เบรสเดน-60 กำจัดหอยจืดในนาุ้ง อัตราการใช้บ่อเก่าใช้ในอัตรา 40-80 กิโลกรัมต่อไร่ โดยการสาดสารในที่น้ำขัง 10-20 เซนติเมตร ส่วนบ่อใหม่ปรับระดับให้น้ำท่วมนา 5-10 เซนติเมตร ใช้ในอัตรา 200-250 กรัมต่อไร่ ซึ่งการใช้ เบรสเดน-60 ให้ผลดีมากในการกำจัดจืด แต่ผลที่ตามมาหลังจากการใช้เบรสเดน-60 ทำให้ผลผลิตกุ้งลดลงอย่างเห็นได้ชัดเจน ซึ่งต่อมา วรรณ และ ศุภชัย (2529) ได้ทำการทดลองพิษเฉียบพลันของเบรสเดน-60 ต่อลูกกุ้งแชบ๊วยในระยะต่าง ๆ พบว่าเบรสเดน-60 เป็นพิษต่อลูกกุ้งแชบ๊วยในระดับสูง และอาจตกค้างอยู่ในบ่อ ซึ่งเป็นอันตรายต่อการเลี้ยงกุ้งในครั้งต่อไป เช่นเดียวกับรายงานของ วรรณ และ ศุภชัย (2531) พบว่า การใช้เบรสเดน-60 เป็นพิษต่อลูกกุ้งกุลาดำ ระยะต่าง ๆ ในระดับสูง และบางส่วนของสารเคมีตกค้างในบ่อ ซึ่งเป็นสาเหตุให้การเลี้ยงกุ้งไม่ได้ผลในครั้งต่อไป และที่น่าสนใจ คือ ผลกระทบต่อสัตว์น้ำชายฝั่ง โดยเฉพาะต่อพันธุ์กุ้งธรรมชาติรวมทั้งสัตว์น้ำชายฝั่งจำพวกหอยสองฝา ได้แก่ หอยแครง หอยแมลงภู่ หอยนางรมเมื่อรับน้ำที่มีการปนเปื้อนของเบรสเดน - 60 ซึ่งสอดคล้องกับรายงานของ สุนันท์ และ คณะ (2527) พบว่า เบรสเดน-60 มีพิษต่อหอยแครงทั้งในระดับต่ำ และระดับสูง และบรรจง (2521) ยังกล่าวถึงข้อเสียของเบรสเดน-60 ว่าเป็นสารที่สลายตัวยาก สะสมอยู่ตามพื้นบ่อ ใช้เวลานานในการสลายตัว และสารเคมีนี้ยังสะสมในร่างกายสัตว์น้ำ ซึ่งอาจส่งผลถึงผู้บริโภคได้ กฤษณา (2540) ได้ทดลองใช้เบนซาลโคเนียมคลอไรด์ (บีเคซี) กากชา คลอรีน และคอปเปอร์ซัลเฟต ในการกำจัดตัวอ่อนหอยจืดในระยะเวลิจอร์ ซึ่งเป็นระยะก่อนที่เปลือกแข็งสามารถทำได้ โดยการใช้ เบนซาลโคเนียมคลอไรด์ (บีเคซี) 2-3 พีพีเอ็ม กากชา 50-60 พีพีเอ็ม คลอรีน 35 พีพีเอ็ม ส่วนคอปเปอร์ซัลเฟต จะต้องใช้ระดับความเข้มข้นที่มากกว่า 5 พีพีเอ็ม ซึ่งมีผลต่อการฆ่าสาหร่าย ดังนั้นจึงไม่แนะนำให้ใช้คอปเปอร์ซัลเฟตในการกำจัดระยะเวลิจอร์ของหอยจืด ลีลา และ รังสิไชย (2539) ได้ทำ การทดลองใช้สารเบลูไซด์ (5,2 dicloro-4 nitro-salicylicanilide-ethanolamine) ผลการศึกษาปรากฏว่า สารเบลูไซด์เข้มข้น 8 พีพีเอ็ม ทำให้หอยจืดตายร้อยละ 65 ในเวลา 24 ชั่วโมง และตายหมดในเวลา 48 ชั่วโมง เนื่องจากสารเบลูไซด์จะไปยับยั้งการใช้ออกซิเจนอย่างสมบูรณ์ สารเบลูไซด์ในปริมาณเข้มข้นเดียวกันนี้ไม่เป็นอันตรายต่อปูทะเล และ

จากการทดสอบพืชดังกล่าวพบว่า หลังจากใส่สารเบลูไซด์ไปในน้ำ 5 วันแล้ว น้ำที่ปล่อยออกไปไม่เป็นอันตรายต่อการอยู่รอดของหอยแครงและปูทะเล

2. กากชา (Tea seed cake)

กากชาหรือกากเมล็ดชา (tea seed cake) เป็นส่วนเหลือจากการสกัดน้ำมันจากเมล็ดชา มีลักษณะเป็นก้อนแข็ง มาจากพืชตระกูล คามเลีย ไชเนนซิส (*Camellia sinensis*) ถิ่นกำเนิดอยู่ในจีนและอินเดีย มีลักษณะเป็นพุ่ม ใบเขียว หากปล่อยให้เติบโตเองในป่าจะให้ดอกสีขาวส่งกลิ่นหอมในฤดูใบไม้ผลิ เมื่อดอกชาโตเต็มที่ จะให้ผลชาที่ภายในมีเมล็ดเล็กๆ หนึ่งถึงสามเมล็ด ทางด้านการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำได้มีการใช้กากชาเพื่อกำจัดปลา หรือสัตว์บางชนิดที่ไม่ต้องการในบ่อเลี้ยงสัตว์น้ำ เนื่องจากในเมล็ดกากชามีสารชนิดหนึ่งเรียกว่า ซาโปนิน ซึ่งเป็นพิษต่อสัตว์น้ำ นอกจากนั้น กากชายังมีข้อดีที่เหมาะสมในการใช้กำจัดปลา และสัตว์ต่างๆ ที่ไม่ต้องการ คือ สลายตัวง่าย และไม่สะสมในร่างกายของคนและสัตว์เลี้ยง (ประพันธ์, 2524)

แหล่งกำเนิดของสารซาโปนิน

ซาโปนิน เป็นสารเคมีที่พบในพืช โดยแพร่กระจายอยู่แทบทุกส่วนของพืช พืชที่พบว่ามีสารซาโปนิน มีประมาณ 400 ชนิด กระจายอยู่ทั่วโลก ในส่วนต่างๆ ของพืช ปริมาณของสารซาโปนินจะขึ้นอยู่กับชนิดของพืช และสภาพแวดล้อม (Chopra *et al.*, 1965)

ซาโปนิน (saponin) เป็นสารประกอบคาร์โบไฮเดรตชนิดหนึ่ง จัดอยู่ในกลุ่มไกลโคไซด์ที่ไม่มีไนโตรเจนเป็นองค์ประกอบ (non-nitrogenous glycoside) สูตรทั่วไปจัดตาม homologous series คือ $C_nH_{2n-8}O_{18}$ (ชนากรณ์, 2524)

ชนิดของซาโปนิน แบ่งตามลักษณะโครงสร้างของ aglycone ได้ดังนี้

1. Steroid saponins

มีโครงสร้างหลักคล้าย steroid nucleus พบได้น้อยในธรรมชาติ มักพบในพืชใบเลี้ยงเดี่ยว ในธรรมชาติจะอยู่ในรูป glycoside และรูปอิสระ โครงสร้างของ steroidal saponin มี

ความสัมพันธ์กับสารจำพวก sex hormones, cortisone และ cardiac glycoside จึงมีการใช้เป็นสารตั้งต้นในการสังเคราะห์ steroid hormones

2. Triterpenoid saponins

ในธรรมชาติพบได้ทั้งที่เป็น glycoside และ sapogenin อิสระ ส่วนมากพบในพืชใบเลี้ยงคู่ ใช้ในการผลิตยาประเภทต่างๆ ใช้เป็นสารชักล้าง เป็นส่วนที่ทำให้เกิดฟองในน้ำยาคับเพลิง ใช้เป็นสารพิษฆ่าปลา

ธนภรณ์ (2524) ได้อ้างถึงรายงานของ นิตยา (2523) ในเรื่องคุณสมบัติของสารซาโปนินไว้ ดังนี้

1. คุณสมบัติทางเคมี

1.1 ละลายได้ในน้ำและแอลกอฮอล์ที่ร้อน แต่จะไม่ละลายในแอลกอฮอล์ที่เย็นอีเทอร์ เบนซีนและคลอโรฟอร์ม

1.2 สารซาโปนินที่ได้จากพืชบางชนิดแสดงคุณสมบัติเป็นกรด และบางชนิดจะแสดงคุณสมบัติ เป็นกลาง

1.3 ไม่ตกตะกอนในน้ำกระด้าง แต่ตกตะกอนในเกลือที่อิ่มตัว

1.4 เมื่อสลายตัวด้วยกรดจะได้สารประกอบพวก sapogenin และน้ำตาลหลายชนิด เช่น กลูโคส กาแลคโตส อาราบิโนส และแรมโนส เป็นต้น

2. คุณสมบัติทางกายภาพ

2.1 สารซาโปนินสกัดได้จากพืชแล้วจะมีลักษณะเป็นผงสีขาวหรือสีครีม

2.2 ซาโปนินเป็นสารแขวนลอย (colloidal)

2.3 มีรสฝืดขม

2.4 สารซาโปนินมีคุณสมบัติลดแรงตึงผิวของน้ำ เมื่อเขย่ารวมกับน้ำจะเกิดฟอง

3. คุณสมบัติที่มีต่อสิ่งมีชีวิต

3.1 เป็นพิษต่อสัตว์เลือดเย็น มากกว่า สัตว์เลือดอุ่น ดังนั้น เมื่อกบ และปลาได้รับสารซาโปนินจะแสดงอาการเป็นพิษมากกว่าคน และกระต่ายได้รับ

3.2 สารซาโปนินมีสมบัติก่อให้เกิดความระคายเคืองต่อ mucus membrane ของสัตว์ทำให้เกิดการเคืองจมูก และจาม ค่อม น้ำลายจับ น้ำลายออกมามากกว่าปกติ สำหรับปลา พบว่า ซาโปนินจะไปกระตุ้นเหงือกปลาให้สร้างเมือก และเมื่อตะกอนไปเกาะที่เหงือกทำให้ขัดขวางการหายใจของปลา

3.3 อาการเกี่ยวกับระบบประสาทเมื่อได้รับสารนี้ คือ ทำให้เกิดการสั่น กระตุกอย่างรุนแรง ต่อมาก้ามเนื้ออ่อนเพลียและเป็นอัมพาต (paralysis) นอกจากนี้ ยังมีผลต่อศูนย์ประสาทที่ควบคุมการหายใจ

3.4 ผลที่เกิดต่อระบบหมุนเวียนโลหิต คือ ทำให้เกิดการสลายตัวของเม็ดเลือดแดง (haemolysis)

ประโยชน์ของซาโปนิน

ปัจจุบันได้มีการนำสารซาโปนินกลุ่ม steroid saponins ไปใช้ในการเตรียม steroid hormones และใช้เพื่อกำจัดศัตรูในการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ เช่น ปู หอย ปลา กบ ซึ่งส่วนใหญ่นิยมใช้แถบเอเชียตะวันออกเฉียงและประเทศจีน

ปัจจัยที่มีผลต่อความเป็นพิษของซาโปนิน

ความเค็มของน้ำที่เพิ่มขึ้น จะทำให้พิษของซาโปนินรุนแรงขึ้น เนื่องจากซาโปนินมีสูตรโครงสร้างใกล้เคียงกับสารกลุ่ม cardioglycoside ซึ่งมีผลต่อการลำเลียงโซเดียมของสัตว์น้ำ และเมื่อความเค็มเพิ่มขึ้น สัตว์น้ำสูญเสียการปรับสมดุลในร่างกายเร็วกว่าเมื่ออยู่ในน้ำที่มีความเค็มต่ำ และในการใช้กาฬาร่วมกับปูนขาวในการกำจัดสัตว์น้ำที่ไม่ต้องการในบ่อกึ่ง จะทำให้สัตว์ตายเร็วขึ้น

การศึกษาพิษของสารซาโปนินที่มีต่อสัตว์น้ำ

เนื่องจากคุณสมบัติเป็นพิษต่อสัตว์เลือดเย็น โดยเฉพาะอย่างยิ่งฆ่าปลาได้ สารซาโปนินจึงถูกนำมาใช้กำจัดปลาที่ไม่ต้องการ เพื่อเตรียมบ่อสำหรับการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ และใช้กำจัดปลาที่เป็นศัตรูในบ่อเลี้ยงกุ้งทะเล การศึกษาพิษของสารซาโปนินที่มีต่อสัตว์น้ำจืดว่ายังมีการศึกษากันน้อย และส่วนใหญ่ศึกษาในรูปของกากชา ซึ่งผลจากการศึกษา พอสรุปได้ดังนี้

1. การศึกษาความเป็นพิษที่ทำให้ปลาตาย

การใช้สารซาโปนินสำหรับฆ่าปลามีมานานในประเทศจีน หากแต่ใช้กันในรูปกากชา ความมุ่งหมายเริ่มแรกมิได้ใช้เพื่อการทำลายปลาที่เป็นศัตรูสัตว์น้ำ แต่เพื่อใช้ฆ่าปลาในแหล่งน้ำ แล้วนำปลามารับประทานเป็นอาหาร หลังจากนั้นได้เริ่มมีการทดลองความเป็นพิษของสารซาโปนินต่อ ปลาตาเหลือก และปลาหมอเทศ สรุปได้ว่าสารซาโปนินที่สกัดจากชาจีนที่ความเข้มข้น 1.0 พีพีเอ็ม สามารถฆ่าปลาทั้งสองชนิดตาย 100% ในระยะเวลา 24 ชั่วโมง พิษของสารซาโปนินที่สกัดจากกากชาความเข้มข้น 4.0, 4.6 และ 7.9 พีพีเอ็ม จะฆ่าปลานิล ปลาช่อน และปลาคูได้ 100% ในเวลา 24 ชั่วโมง โดยที่ปลานิลทนพิษได้น้อยกว่าปลาช่อนและปลาช่อนทนพิษได้น้อยกว่าปลาคู (จารุพรรณ, 2520)

2. การเปรียบเทียบความเป็นพิษของสารซาโปนินที่มีต่อกุ้ง และปลา

จากการเปรียบเทียบพิษของสารซาโปนินที่มีต่อกุ้งทะเล และปลาน้ำกร่อย สรุปได้ว่า กุ้ง *Penaeus denticulate* และ *P. carinatus* ทนพิษสารซาโปนินได้มากกว่าปลาตาเหลือกและปลาหมอเทศถึง 50 เท่า (Tang, 1961) และได้มีการทดลองของประพันธ์ (2518) ปรากฏว่าสารซาโปนินที่ความเข้มข้นต่ำ 1.1 พีพีเอ็ม สามารถฆ่าปลาที่พบบริเวณน้ำกร่อย คือปลากุร่า ปลากะพง ปลาจวด ปลาหมอเทศ ให้ตายได้ในเวลา 0.30 – 11 ชั่วโมง แต่กุ้งแชบ๊วยจะตายที่ 5.3 พีพีเอ็ม ในระยะเวลา 58-59 ชั่วโมง ดังนั้นจึงได้ข้อสรุปว่า สารซาโปนินทั้งสภาพที่สะสมในกากชา และสภาพที่สกัดแล้วจะมีพิษต่อปลาที่อาศัยในบริเวณน้ำกร่อยมากกว่าพิษที่มีต่อกุ้ง

3. พืชของสารชาโปนินที่มีต่อสิ่งมีชีวิตอื่นในแหล่งน้ำ

การนำสารชาโปนินมาใช้ในกิจการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ นอกจากจะฆ่าปลาแล้ว สารชาโปนินยังเป็นพืชต่อ กบ หอย ปู ปลิง และแมลงน้ำบางชนิด (ชัยเชษฐ และคณะ, 2518)

การใช้กากชากำจัดศัตรูในบ่อเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ

สามารถทำได้ 2 วิธี คือ การใช้เมล็ดชาดิบโดยใช้เมล็ดชาที่แก่จัดตากจนแห้ง แคะเปลือกของเมล็ดออก นำมาบดให้ละเอียด แล้วนำชาที่บดเหล่านี้นี้ 30 กรัม ต่อน้ำ 100 ลูกบาศก์เซนติเมตร ทิ้งไว้ 24 ชั่วโมง กรองเอากากชาออก นำเฉพาะส่วนที่เป็นน้ำไปสาดในบ่อเลี้ยงสัตว์น้ำ และการใช้กากชาสำเร็จรูป โดยนำแผ่นกากชามาทุบให้ละเอียด แช่น้ำทิ้งไว้ 1 คืน หรือ 12 ชั่วโมง แล้วนำไปสาดทั่วบ่อ โดยใช้แผ่นกากชา 1 กิโลกรัม ต่อน้ำ 20 ลิตร ต่อเนื้อที่ 100 ตารางเมตร (ชนาภรณ์, 2524) กากชาที่มีการแนะนำเพื่อใช้กำจัดปลาในบ่อเลี้ยง จะใช้ในปริมาณความเข้มข้น 10-25 พีพีเอ็ม หรือ 1.1 พีพีเอ็ม ของชาโปนิน ในการใช้กากชาในบ่อเลี้ยงนั้น ควรมีการลดระดับน้ำก่อนใช้กากชา เพื่อประหยัดปริมาณกากชาที่จะใช้ และเพื่อเจือจางความเข้มข้นของกากชาในบ่อ เพราะถึงแม้ว่ากากชาจะมีการสลายตัวได้ในเวลา 12 ชั่วโมง แต่การสลายตัวก็ดำเนินไปอย่างช้าๆ ซึ่งอาจมีผลกระทบต่อกุ้งได้ (Minsalan and Chiu, 1985)

ระยะเวลาการลดความเป็นพิษของสารชาโปนิน

สารชาโปนินเป็นสารที่สลายตัวง่ายความเป็นพิษจึงหมดไปโดยเร็ว บุญลือ (2500) รายงานว่า กากชาจะเสื่อมพิษในเวลา 7-15 วัน สารชาโปนินที่สกัดจากหัว sugar beet จะสลายตัวหมดในระยะเวลา 7 วัน ซึ่งใกล้เคียงกับการเสื่อมพิษของชาโปนินที่สกัดจากกากชาคือ เริ่มเสื่อมพิษในเวลา 7 วัน และความเป็นพิษจะหมดไปประมาณ 14 วัน (ประพันธ์, 2518) แต่มีบางรายงานเสนอว่า ชาโปนินจะสลายตัวในระยะเวลา 2-3 วัน (Anon., 1978)

Tang (1961) แนะนำให้ใช้สารชาโปนิน ความเข้มข้นระดับ 2.5 -100 พีพีเอ็ม ซึ่งสามารถฆ่าปลาได้โดยไม่เป็นอันตรายต่อกุ้งที่จะเลี้ยง

ยนต์ (2530) ได้กล่าวว่า ในประเทศไทยมีการใช้สารซาโปนินจากกากเมล็ดชา สำหรับกำจัดปลาในบ่อเลี้ยงกุ้งทะเลอย่างได้ผล และใช้ได้อย่างแพร่หลายเนื่องจาก ซาโปนินมีความเป็นพิษต่อปลามากกว่ากุ้งทะเลหลายเท่า จึงสามารถใช้ซาโปนินกำจัดปลาในบ่อที่มีกุ้งอยู่โดยไม่เป็นอันตรายต่อกุ้งที่เลี้ยง

ถ้าใช้สารซาโปนินในอัตราประมาณ 30 กรัมต่อน้ำ 1,000 ลิตร จะฆ่าปลาตายภายใน 3 ชั่วโมง แต่จะไม่เป็นอันตรายต่อกุ้ง โดยปกติกุ้งจะสามารถทนต่อพิษของสารซาโปนินได้สูงกว่าปลาถึง 50 เท่า (ชัยเชษฐ และคณะ, 2518)

ได้มีการทดลองใช้กากชา ในการกำจัดหอยจื้นก โดยใช้ความเข้มข้นมากกว่า 100 พีพีเอ็ม ระยะเวลา 4 วัน สามารถฆ่าหอยได้มากกว่า 90 เปอร์เซ็นต์ (สุนทร และคณะ, 2538)

วิธีการใช้กากชา ใช้ในการกำจัดปลาก่อนการปล่อยกุ้งลงเลี้ยง ไม่ควรใช้เมื่อปล่อยกุ้งลงเลี้ยงแล้ว หรือในขณะที่กุ้งยังมีขนาดเล็กอยู่ แต่สามารถใช้ได้อีกครั้งเมื่อกุ้งมีน้ำหนักอย่างน้อย 2 กรัม และกากชาจะออกฤทธิ์มากขึ้นในน้ำที่มีความเค็ม และอุณหภูมิสูง แต่จะมีฤทธิ์น้อยลงถ้ามีฟิเชสูง (พรเลิศ และคณะ, 2537)

3. การเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม

ชลอ และ พรเลิศ (2547) แบ่งการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม ตามความเค็มของน้ำได้ 2 รูปแบบ คือ

1. การเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมด้วยน้ำความเค็มต่ำ

ในพื้นที่ภาคกลาง สามารถทำได้ 2 วิธี คือ วิธีแรก นำน้ำเค็มจากนาเกลือมีความเค็มระหว่าง 100-200 ส่วนในพันส่วน (พีพีที) มาเติมในน้ำจืดเพื่อให้ได้ความเค็มประมาณ 3-4 พีพีที แล้วเลี้ยงระบบปิด มีการถ่ายน้ำน้อย ส่วนใหญ่จะมีการกั้นคอกก่อน เพื่อบูชาลูกกุ้ง โดยที่น้ำในคอกจะมีความเค็มประมาณ 8-10 พีพีที หลังจากนั้น 3-4 วันก็เปิดคอกออกมา วิธีที่สอง จะมีการปรับความเค็มมาแล้วจากโรงเพาะฟักให้ใกล้เคียงกับน้ำในบ่อเลี้ยง เกษตรกรจะเตรียมน้ำให้มีความเค็มประมาณ 3-5 พีพีทีทั้งบ่อแล้วนำลูกกุ้งมาปล่อยโดยตรงโดยที่ไม่มีการกั้นคอก การปล่อย

ลูกกุ้งโดยตรงในบ่อ ในลักษณะนี้คือ น้ำมีความเค็มเหมาะสมทั้งบ่อทำให้อัตรารอดสูงกว่า การปล่อยในคอกที่น้ำภายในบ่อเป็นน้ำจืด เมื่อกุ้งมีขนาดโตพอที่จะจับขายได้จะใช้วนตาห่างจับกุ้งที่มีขนาดใหญ่ออกขายก่อน ส่วนกุ้งขนาดเล็กจะลอดตาอวน หลังจากจับกุ้งออกบางส่วนจะมีการเติมน้ำเค็มซึ่งจะทำให้กุ้งที่เหลือมีการเจริญเติบโตดีขึ้น และจะมีขนาดใหญ่เมื่อถึงเวลาที่จับขายครั้งต่อไป นอกจากนั้นกุ้งขาวแวนนาไมอาจจะเลี้ยงได้ในน้ำที่มีความเค็มต่ำมาก เกือบเป็นน้ำจืด (ภิญโญ, 2545)

2. การเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมด้วยน้ำความเค็มปกติ โดยใช้ น้ำที่มีความเค็ม 10 พีพีทีขึ้นไป ส่วนมากพบบริเวณริมฝั่งทะเลทางภาคตะวันออกและทางภาคใต้ ส่วนมากจะมีการปล่อยลูกกุ้งในอัตราความหนาแน่นมากกว่าการเลี้ยงด้วยน้ำความเค็มต่ำ กุ้งมีอัตรารอดสูงถึง 80 เปอร์เซ็นต์ ผลผลิตดีกว่าน้ำความเค็มต่ำเนื่องจากต้องมีการถ่ายน้ำในปริมาณมาก ในช่วงท้ายของการเลี้ยง

4. คุณภาพน้ำกับการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม

ปัจจัยสำคัญในการเพาะเลี้ยงกุ้งคือคุณภาพน้ำ เนื่องจากคุณภาพน้ำมีผลต่อการเจริญเติบโตและสุขภาพของกุ้ง เนื่องจากปัจจุบันเกษตรกรส่วนใหญ่เลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม มีการปล่อยลูกกุ้งในอัตราความหนาแน่นสูง ทำให้มีการสะสมของเสียที่พื้นบ่อเพิ่มขึ้นเรื่อยๆ คุณภาพน้ำจะเปลี่ยนไปในทางที่ไม่เหมาะสม กุ้งจะกินอาหารลดลง ในที่สุดกุ้งบางส่วนจะอ่อนแอและติดเชื้อป่วยเป็นโรคทำให้อัตราการรอดตายลดลง (Boyd and Fast, 1992) คุณสมบัติของน้ำที่มีความสำคัญในการเลี้ยงกุ้งได้แก่

4.1 ความเค็ม (salinity)

ความเค็มหมายถึง ปริมาณความเข้มข้นของไอออนที่ละลายในน้ำ หรือ ปริมาณเป็นกรัมของเกลืออนินทรีย์ที่มีอยู่ในน้ำทะเล 1 กิโลกรัม มีหน่วยเป็นมิลลิกรัมต่อลิตรหรือส่วนในพันส่วน (part per thousand:ppt) หรือย่อเป็น พีพีที ไอออนที่อยู่ในน้ำที่เป็นองค์ประกอบในการก่อให้เกิดความเค็มของน้ำมีอยู่ 7 ชนิด ประกอบด้วยโซเดียม โพแทสเซียม แมกนีเซียม แคลเซียม คลอไรด์ ซัลเฟต และไบคาร์บอเนต ความเค็มมีความสำคัญต่อการดำรงชีวิตของสัตว์น้ำมากโดยจะมีผลต่อการควบคุมปริมาณน้ำในร่างกาย และควบคุมปริมาณน้ำเข้าออกจากตัวของสัตว์น้ำ กุ้งขาวแวนนาไมสามารถเจริญเติบโตได้ในน้ำที่มีความเค็มระหว่าง 0-35 พีพีที แต่ถ้าต้องการผลผลิต

ที่ดี ความเค็มของน้ำไม่ควรต่ำกว่า 3 พีพีที ตลอดระยะเวลาการเลี้ยง ส่วนความเค็มที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของกุ้งอยู่ระหว่าง 15-20 พีพีที (ชลอ และ พรเลิศ, 2547)

4.2 ความเป็นกรดเป็นด่าง หรือ พีเอช (pH)

ความเป็นกรดเป็นด่าง หรือ พีเอช หมายถึง ความเข้มข้นของไฮโดรเจนไอออน (H^+) ในน้ำ โดยน้ำที่มีความเป็นกลางจะมีพีเอช 7 ถ้าพีเอชต่ำกว่า 7 แสดงว่า น้ำอยู่ในสภาพเป็นกรด และถ้าน้ำมีพีเอชมากกว่า 7 แสดงว่าอยู่ในสภาพเป็นด่าง ดังนั้น พีเอชจึงอยู่ระหว่าง 0-14 การวัดพีเอชของน้ำ เป็นการวัดปริมาณของไฮโดรเจนไอออน ที่มีอยู่ในน้ำ ซึ่งปฏิกิริยาแตกตัวของน้ำ จะแตกตัวได้ ไฮโดรเจนไอออน (H^+) และ ไฮดรอกซิลไอออน (OH^-) เป็นดั่งสมการ (นิคม, 2546)



พีเอชของน้ำมีความความสัมพันธ์กับคุณภาพน้ำตัวอื่นๆ เช่น เมื่อพีเอชเพิ่มสูงขึ้น ความเป็นพิษของแอมโมเนียจะมากขึ้น หากพีเอชมีค่าที่ต่ำลงจะส่งผลให้ความเป็นพิษของไฮโดรเจนซัลไฟด์เพิ่มขึ้น ซึ่งเป็นอันตรายต่อสัตว์น้ำ การเปลี่ยนแปลงของพีเอชในบ่อเลี้ยงกุ้งมักจะขึ้นอยู่กับปริมาณของแพลงก์ตอนในน้ำเป็นส่วนใหญ่ เนื่องจากแพลงก์ตอนจะมีการใช้และการผลิตคาร์บอนไดออกไซด์ให้แก่แหล่งน้ำ ถ้ามีปริมาณแพลงก์ตอนมากจะทำให้เกิดความแตกต่างของค่าพีเอชต่ำสุด และสูงสุดในรอบวันมาก พีเอชของน้ำที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงกุ้งควรอยู่ระหว่าง 7.5–8.5 กล่าวคือ ค่าพีเอช ที่ต่ำสุดในรอบวันไม่ควรต่ำกว่า 7.5 และค่าพีเอชสูงสุดในรอบวันไม่ควรเกิน 8.5 ซึ่งความแตกต่างของพีเอชในรอบวันไม่ควรมากกว่า 0.5 (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) การเปลี่ยนแปลงของพีเอชในรอบวันสูงมาก จะเป็นสาเหตุทำให้กุ้งเครียด และอ่อนแอ ถ้าพีเอชของน้ำน้อยกว่า 4 หรือมากกว่า 11 กุ้งจะตาย ส่วนพีเอชระหว่าง 6 – 9 กุ้งจะมีการเจริญเติบโต (Boyd, 1982)

4.3 ความเป็นด่าง (alkalinity)

ความเป็นด่าง หมายถึง ความสามารถของน้ำที่จะรับไฮโดรเจนไอออน (H^+) เพื่อที่จะทำให้กรดเป็นกลาง หากพีเอชสูงขึ้นจะทำให้น้ำมีความเป็นด่างมากขึ้น ค่าความเป็นด่างมีความสำคัญกับอัตราการรอด และการเจริญเติบโตของกุ้งภายในบ่อ โดยค่าที่เหมาะสมของความเป็น

ค่าอยู่ระหว่าง 80 – 150 มิลลิกรัมต่อลิตร (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ซึ่งสอดคล้องกับ (Boyd, 1989) รายงานว่าความเป็นค่าของน้ำที่เหมาะสมในการเลี้ยงสัตว์น้ำ ควรอยู่ในช่วง 100-120 มิลลิกรัมต่อลิตร สารประกอบที่ทำให้เกิดความเป็นค่ามี 3 ชนิด คือ ไบคาร์บอเนต (HCO_3^-) คาร์บอเนต (CO_3^{2-}) และไฮดรอกไซด์ (OH^-) โดยพีเอชของน้ำเป็นตัวกำหนดชนิดของสารละลายค่าที่อยู่ในน้ำ คือ

น้ำที่มีพีเอชเป็นกลางจนถึง 8.3 จะมี HCO_3^- มาก

น้ำที่มีพีเอชตั้งแต่ 8.3 ขึ้นไปจะเริ่มมี CO_3^{2-}

น้ำที่มีพีเอชระหว่าง 9.5 - 10.5 จะมี CO_3^{2-} มาก

และน้ำที่มีพีเอช 11 หรือมากกว่าจะมี OH^- มาก

น้ำที่มีค่าความเป็นค่าต่ำประมาณ 40 มิลลิกรัมต่อลิตร และพีเอชต่ำกว่า 7.5 ลูกกุ้งจะลอกคราบไม่ออก และตายเนื่องจากปริมาณแคลเซียมในน้ำไม่เพียงพอ หากน้ำมีค่าความเป็นค่าที่สูงมาก และพีเอชของน้ำตอนเช้าเกิน 8.3 จะพบว่าพีเอชในตอนบ่ายจะสูงขึ้นอีก กุ้งในบ่อจะเป็นตะกรันตามเปลือก และเจริญเติบโตช้ากว่าปกติมากการควบคุมความเป็นค่าให้คงที่นั้นจะใช้วัสดุปูนในกลุ่มคาร์บอเนต ส่วนการเพิ่มความเป็นค่าใช้โซเดียมไบคาร์บอเนต หรือโซเดียมคาร์บอเนตขึ้นอยู่กับระดับพีเอชของน้ำประกอบกันด้วย (ชลอ และ พรเลิศ, 2547)

4.4 ความกระด้าง (hardness)

ความกระด้างของน้ำเกิดจากแมกนีเซียมไอออน (Mg^{2+}) และตะกอนของแคลเซียมไอออน (Ca^{2+}) ในน้ำ ซึ่งสามารถวัดออกมาเป็นปริมาณแคลเซียมคาร์บอเนต (CaCO_3) ไอออนของโลหะวาเลนซ์สองเป็นสาเหตุหลักของความกระด้างของน้ำ ความกระด้างที่เหมาะสมในการเลี้ยงกุ้งไม่ควรต่ำกว่า 1,000 มิลลิกรัมต่อลิตร ซึ่ง Sawyer and McCarty (1967) สามารถแบ่งความกระด้างของน้ำ โดยถือเอาปริมาณแคลเซียมคาร์บอเนต เป็นเกณฑ์คือ

1. น้ำอ่อน 0 – 75 มิลลิกรัมต่อลิตรในรูปของ CaCO_3
2. น้ำค่อนข้างกระด้าง 75 – 150 มิลลิกรัมต่อลิตรในรูปของ CaCO_3
3. น้ำกระด้าง 150 – 300 มิลลิกรัมต่อลิตรในรูปของ CaCO_3
4. น้ำกระด้างมาก > 300 มิลลิกรัมต่อลิตรในรูปของ CaCO_3

4.5 แอมโมเนีย (ammonia)

แอมโมเนียเป็นสารประกอบไนโตรเจนที่มีความเป็นพิษต่อกุ้ง และสัตว์น้ำอื่น ๆ หากแต่มีประโยชน์กับพวกแพลงก์ตอนพืช และแบคทีเรียที่ใช้แอมโมเนียเป็นอาหาร แอมโมเนียเกิดจากกระบวนการเมตาบอลิซึมของสัตว์น้ำ กระบวนการเน่าสลายของเศษอาหารที่เหลือ แพลงก์ตอนที่ตาย เศษซากพืชซากสัตว์ และสารอินทรีย์อื่น ๆ โดยจุลินทรีย์ (Boyd, 1982) แอมโมเนียที่พบในน้ำมี 2 รูปแบบ คือ แอมโมเนีย (NH_3) ซึ่งมีความเป็นพิษต่อสัตว์น้ำ และแอมโมเนียมไอออน (NH_4^+) ซึ่งเป็นพิษต่อสัตว์น้ำต่ำ ระดับของแอมโมเนียที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงกุ้งควรน้อยกว่า 0.1 มิลลิกรัมต่อลิตร แอมโมเนียจะอยู่ในรูปใดขึ้นอยู่กับพีเอชของน้ำ

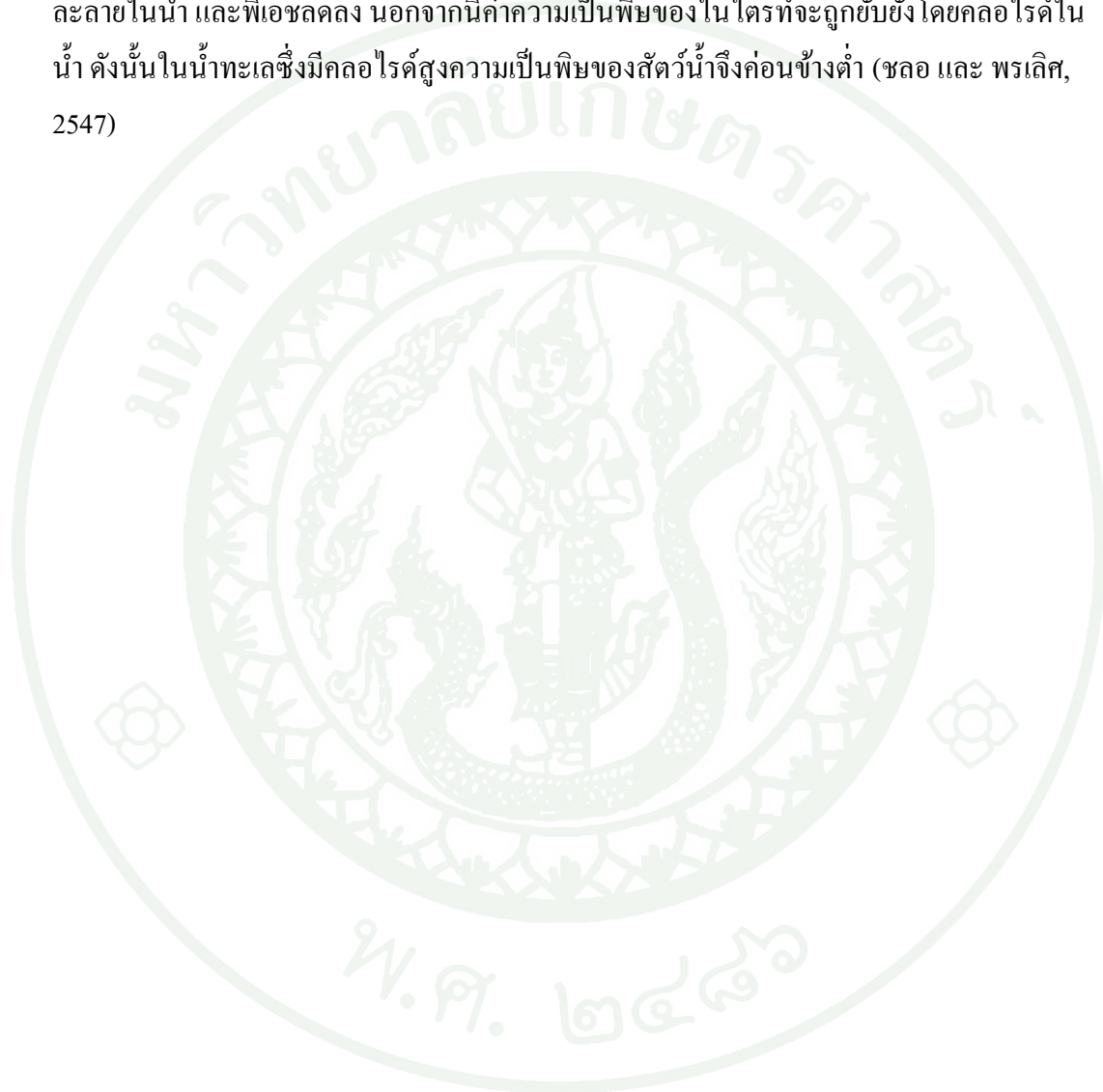


โดยเฉพาะเมื่อค่าของพีเอชสูง ปริมาณแอมโมเนียจะสูงขึ้นด้วยจะส่งผลกระทบต่อกุ้งคือ กุ้งจับถ่ายแอมโมเนียได้น้อยลงทำให้เกิดการสะสมของแอมโมเนียในเลือด และเนื้อเยื่อทำให้การใช้ออกซิเจนในเนื้อเยื่อสูงขึ้น ส่งผลให้พีเอชของเลือดเพิ่มขึ้น และมีผลต่อการทำงานของเอนไซม์ แอมโมเนียจะไปทำลายเหงือก และความสามารถในการขนส่งออกซิเจน ทำให้กุ้งอ่อนแอ และเป็นโรคในที่สุด (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ในทางตรงข้าม ถ้าพีเอชของน้ำลดลง แอมโมเนียจะอยู่ในรูปของแอมโมเนียมไอออนทำให้เกิดความเป็นพิษต่อสัตว์น้ำลดลง

4.6 ไนไตรท์ (nitrite)

ไนไตรท์เป็นสารประกอบที่อยู่ในรูปของไนโตรเจนจากกระบวนการไนตริฟิเคชัน (nitrification) ของแอมโมเนีย ในสภาพที่มีออกซิเจนแบคทีเรียพวกไนตริไฟอิงแบคทีเรีย (nitrifying bacteria) จะมีการใช้แอมโมเนียในน้ำเป็นอาหาร โดยจะเปลี่ยนแอมโมเนียให้เป็นไนไตรท์ และไนเตรท ในสภาพที่ขาดออกซิเจนแบคทีเรียจะไม่สามารถทำการเปลี่ยนแอมโมเนียให้เป็นไนไตรท์ และไนเตรทได้สมบูรณ์ ทำให้แอมโมเนียเหลือในแหล่งน้ำเป็นอันตรายต่อกุ้งในบ่อ โดยทั่วไปไนไตรท์จะเปลี่ยนเป็นไนเตรทอย่างรวดเร็ว จึงไม่สะสมอยู่ในแหล่งน้ำ แต่ในบางสภาวะหากอัตราการออกซิไดซ์แอมโมเนียเร็วกว่าการออกซิไดซ์ ไนไตรท์ก็จะเกิดการสะสมของ

ไนไตรท์ขึ้นได้ Boyd and Tucker (1998) รายงานว่า ไนไตรท์ในบ่อเลี้ยงสัตว์น้ำมักจะน้อยกว่า 0.1 มิลลิกรัมต่อลิตร เนื่องจากแอมโมเนียซึ่งเป็นสารตั้งต้นถูกแปลงก่ตอนพีชนำไปใช้ ส่วนไนไตรท์เป็นพิษต่อสัตว์น้ำเช่นเดียวกับแอมโมเนีย โดยไนไตรท์ไปลดประสิทธิภาพในการขนส่งออกซิเจนของเลือด และทำลายเนื้อเยื่อของสัตว์น้ำ ความเป็นพิษของไนไตรท์จะเพิ่มขึ้นเมื่อค่าออกซิเจนที่ละลายในน้ำ และพีเอชลดลง นอกจากนี้ค่าความเป็นพิษของไนไตรท์จะถูกยับยั้งโดยคลอไรด์ในน้ำ ดังนั้นในน้ำทะเลซึ่งมีคลอไรด์สูงความเป็นพิษของสัตว์น้ำจึงค่อนข้างต่ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547)



อุปกรณ์และวิธีการศึกษา

1. การเตรียมสัตว์ทดลอง

นำหอยจิ้งก่ จำนวน 1,000 ตัว ขนาดความยาวเฉลี่ย 1.9 เซนติเมตร น้ำหนักเฉลี่ย 0.76 กรัม มาปรับสภาพในถังไฟเบอร์กลาสขนาดความจุ 500 ลิตร ที่เติมน้ำความเค็ม 30 พีพีที ปริมาตร 100 ลิตร เป็นเวลา 7 วัน หลังจากนั้นแยกหอยจิ้งก่ใส่ในถังไฟเบอร์กลาส 3 ถัง โดยถังแรกค่อยๆ ปรับความเค็มให้ลดลงเหลือ 20 พีพีที ส่วนถังที่ 2 ค่อยๆ ปรับความเค็มให้ลดลงเหลือ 10 พีพีที และส่วนถังที่ 3 ยังคงความเค็มที่ 30 พีพีทีเป็นเวลา 7 วัน โดยมีการให้อาการอย่างพอเพียง แล้วจึงนำไปทำการทดลอง

นำปลานิล จำนวน 3,000 ตัว ขนาดความยาวประมาณ 2 นิ้ว น้ำหนักเฉลี่ย 1.29 กรัม มาปรับสภาพในถังไฟเบอร์กลาสขนาดความจุ 500 ลิตร ที่เติมน้ำจืด ความเค็ม 0 พีพีที ปริมาตร 400 ลิตร 3 ถัง ถังละ 1,00 ตัว เป็นเวลา 7 วัน หลังจากนั้นค่อยๆ ปรับความเค็มในแต่ละถัง โดยถังแรกคงความเค็มไว้ที่ 0 พีพีที ส่วนถังที่ 2 ค่อยๆ ปรับความเค็มเพิ่มขึ้นให้เป็น 5 พีพีที และส่วนถังที่ 3 ปรับความเค็มให้เป็น 10 พีพีทีเป็นเวลา 7 วัน โดยมีการให้อาการอย่างพอเพียง แล้วจึงนำไปทำการทดลอง

นำปลากะพงขาว จำนวน 4,000 ตัว ขนาดความยาวประมาณ 2 นิ้ว น้ำหนักเฉลี่ย 1.26 กรัม โดยปรับสภาพในถังไฟเบอร์กลาสขนาดความจุ 500 ลิตร ที่เติมน้ำความเค็ม 20 พีพีที ปริมาตร 400 ลิตร 4 ถัง ถังละ 1,000 ตัว เป็นเวลา 7 วัน หลังจากนั้นค่อยๆ ปรับความเค็มในแต่ละถัง โดยถังแรกคงความเค็มไว้ที่ 20 พีพีที ส่วนถังที่ 2 ค่อยๆ ปรับความเค็มเพิ่มขึ้นให้เป็น 30 พีพีที ส่วนถังที่ 3 ค่อยๆ ปรับความเค็มลดลงให้เหลือ 10 พีพีที และส่วนถังที่ 4 ค่อยๆ ปรับความเค็มลดลงให้เหลือ 0 พีพีทีเป็นเวลา 7 วัน โดยมีการให้อาการอย่างพอเพียง แล้วจึงนำไปทำการทดลอง

นำกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสตา์ร่ว 5 (พี 5) จากโรงเพาะฟักเอกชน ประมาณ 1,000 ตัว น้ำหนักเฉลี่ย 0.33 กรัม โดยปรับสภาพในถังไฟเบอร์กลาสขนาด 500 ลิตร ที่เติมน้ำปริมาตร 400 ลิตร ที่มีความเค็ม 25 พีพีทีเป็นเวลา 2 วัน หลังจากนั้นแยกลูกกุ้งใส่ในถังไฟเบอร์กลาส 3 ถัง โดยถังแรกค่อยๆ ปรับความเค็มให้เพิ่มขึ้นเป็น 30 พีพีที ส่วนถังที่ 2 ค่อยๆ ปรับความเค็มให้ลดลงเหลือ

15 พีพีที และส่วนถังที่ 3 ค่อยๆปรับความเค็มให้เป็น 5 พีพีที เป็นเวลา 3 วัน แล้วจึงนำไปทำการทดลอง



ภาพที่ 1 ถังไฟเบอร์กลาสที่ใช้ในการเตรียมสัตว์ทดลอง

2. การเตรียมสารละลายกากชา

ละลายกากชาที่มีชาโปนิน 13 เปอร์เซ็นต์ น้ำหนัก 10 กรัม ต่อน้ำกลั่น 1 ลิตร โดยจะได้สารที่มีความเข้มข้น 1000 พีพีเอ็ม เพื่อใช้เป็นสารละลายตั้งต้น (stock solution) ก่อนนำสารละลายกากชามาใช้จะมีการกรองก่อน



ภาพที่ 2 สารละลายกากชา

3. การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้หอยจืดที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีที ตายครั้งหนึ่งภายใน 96 ชั่วโมง (LC_{50}) ที่ระดับพิษต่างกัน

นำหอยจืดจากการปรับสภาพในข้อที่ 1 มาทดลองเพื่อหาค่าความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้สัตว์ทดลองตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ภายในเวลาที่กำหนดที่ 96 ชั่วโมง โดยใช้วิธีชีววิเคราะห์แบบน้ำนิ่ง (static bioassay) โดยเติมสารเคมีในระดับความเข้มข้นที่ต้องการเพื่อเริ่มต้นการทดลองเพียงครั้งเดียวเท่านั้น

การทดลองประกอบด้วย 2 ขั้นตอน คือ

การทดลองขั้นต้น (range finding test) เพื่อหาระดับความเข้มข้นช่วงกว้างๆ คือระดับความเข้มข้นต่ำสุดที่ทำให้หอยจืดตาย 100 เปอร์เซ็นต์ และระดับความเข้มข้นสูงสุดที่ทำให้หอยจืดมีชีวิตรอด 100 เปอร์เซ็นต์ภายใน 96 ชั่วโมง โดยใส่สัตว์ทดลองลงไปโหลละ 10 ตัว หลังจากนั้น ใส่กากชาที่มีความเข้มข้นต่างๆ ในโหลทดลอง ที่ใส่น้ำความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีที โหลละ 1 ลิตร แต่ละความเข้มข้นทำการทดลอง 3 ซ้ำ สังเกต และบันทึกผลจำนวนสัตว์ทดลองที่ตายภายใน 24, 48, 72 และ 96 ชั่วโมง และนำค่าความเข้มข้นที่ได้ไปจัดระดับความเข้มข้นที่เหมาะสมในการทดลองอย่างละเอียดต่อไป

การทดลองอย่างละเอียด (definitive test) เป็นการทดลองเพื่อจัดระดับความเข้มข้น ซึ่งอยู่ในช่วงที่หอยจืดตายทั้งหมดและมีชีวิตรอดทั้งหมดจากการทดลองขั้นต้น เพื่อหาระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้หอยจืดตายครั้งหนึ่ง ภายในเวลา 96 ชั่วโมง โดยการนำผลจากการทดลองขั้นต้น มาจัดระดับความเข้มข้นออกเป็น 6 ระดับ โดยมีวิธีปรับให้ค่าพีเอชต่างกัน 3 ระดับ คือ 7.5, 8.0 และ 8.5 โดยใช้ 1N.NaOH และ 0.5M.H₃BO₃ โดยมีการสังเกตการตายของหอยจืดนั้น จะใช้เข็มเย็บปลายแหลมเขี่ยบริเวณฝาปิดเปลือก หอยจืดที่ตายจะไม่มีการตอบสนอง แต่ละระดับทำการทดลอง 3 ซ้ำ แต่ละซ้ำใช้สัตว์ทดลอง 10 ตัว ตลอดการทดลองจะให้อากาศเพื่อป้องกันการขาดออกซิเจน สังเกตลักษณะอาการ และบันทึกจำนวนสัตว์ทดลองที่ตายในเวลา 24, 48, 72 และ 96 ชั่วโมง โดยใช้เกณฑ์ตัดสินว่าสัตว์ทดลองตายจากการหยุดเคลื่อนไหว (Throp and Lake, 1974) เมื่อเสร็จสิ้นการทดลองนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของสัตว์ทดลองในแต่ละระดับความเข้มข้น ไปคำนวณหาค่าความเข้มข้นที่ทำให้สัตว์ทดลองตาย 50 เปอร์เซ็นต์ (LC_{50}) ในเวลา 96 ชั่วโมงตามวิธีของ Finney (1971) โดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit

Analysis และทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำ คือ ความกระด้าง (hardness) ความเป็นด่าง (alkalinity) แอมโมเนียรวม (total ammonia) ไนไตรท์ (nitrite) ตามวิธีของ APHA *et al.* (1995)



ภาพที่ 3 หอยขึ้นกระยะตัวเต็มวัยที่ใช้ในการทดลอง

4. การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้ปลาไนล์ ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 0, 5 และ 10 พีพีที ตายครั้งหนึ่งใน 72 ชั่วโมง (LC_{50}) ที่ระดับพีเอชต่างกัน

นำปลาไนล์จากการปรับสภาพในข้อที่ 1 มาทำการทดลองขึ้นต้นและการทดลองอย่างละเอียดเช่นเดียวกับการทดลองในข้อที่ 3 โดยใช้ความเค็ม 0, 5 และ 10 พีพีที ที่ปรับให้ค่าพีเอชต่างกัน 3 ระดับ คือ 7.5, 8.0 และ 8.5

5. การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้ปลากะพงขาว ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 0, 10, 20 และ 30 พีพีที ตายครั้งหนึ่งใน 72 ชั่วโมง (LC_{50}) ที่ระดับพีเอชต่างกัน

นำปลากะพงขาวจากการปรับสภาพในข้อที่ 1 มาทำการทดลองขึ้นต้นและการทดลองอย่างละเอียดเช่นเดียวกับการทดลองในข้อที่ 3 โดยใช้ความเค็ม 0, 10, 20 และ 30 พีพีที ที่ปรับให้ค่าพีเอชต่างกัน 3 ระดับ คือ 7.5, 8.0 และ 8.5

6. การศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ทำให้ลูกกุ้งขาวแวนนาไมที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 5, 15 และ 30 พีพีที ตายครั้งหนึ่งภายใน 48 ชั่วโมง (LC_{50})

นำลูกกุ้งขาวแวนนาไมจากการปรับสภาพในข้อที่ 1 มาทำการทดลองขึ้นต้นและการทดลองอย่างละเอียดเช่นเดียวกับการทดลองในข้อที่ 3 โดยใช้ความเค็ม 5, 15 และ 30 พีพีที ที่ปรับให้ค่าพีเอชต่างกัน 3 ระดับ คือ 7.5, 8.0 และ 8.5

จากการศึกษาความเป็นพิษของกากชาต่อสัตว์ทดลองชนิดต่างๆกัน โดยใช้ช่วงเวลาที่ต่างกัน เพราะว่า สัตว์ทดลองแต่ละชนิดมีความทนทานไม่เท่ากัน โดยในกลุ่มควบคุมนั้น สัตว์ทดลองจะต้องมีอัตราการตาย ไม่มากกว่า 10 เปอร์เซ็นต์ โดยการทดลองกับลูกกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาาร์ว 10 ที่ต้องการทดลอง ที่ 48 ชั่วโมง เพราะว่าหลังจาก 48 ชั่วโมงนั้น ลูกกุ้งขาวในกลุ่มควบคุมมีการตายมากกว่า 10 เปอร์เซ็นต์ อาจจะเนื่องมาจาก ในระหว่างการทดลองไม่มีการให้อาหารแก่สัตว์ทดลอง เพื่อป้องกันการตายจากคุณภาพน้ำที่เสื่อมลงจากสิ่งขับถ่ายของสัตว์ทดลอง ส่วนปลาทั้ง 2 ชนิด ก็เช่นเดียวกันเมื่อเวลา ผ่านไปมากกว่า 72 ชั่วโมง สัตว์ทดลองในกลุ่มควบคุมมีการตายมากกว่า 10 เปอร์เซ็นต์ อาจจะเนื่องมาจากการอดอาหารและการกักกินกันเอง และสำหรับหอยจิ้งก ที่ทำการทดลองที่ 96 ชั่วโมงเนื่องจากว่า หอยจิ้งก มีฝาปิดซึ่งสามารถปิดฝาเพื่อป้องกันความเป็นพิษของกากชาได้ ทำให้การออกฤทธิ์ของกากชาช้ากว่าการทดลองกับปลา ซึ่งสัมผัสกากชาโดยตรง การตายของหอยจิ้งกส่วนใหญ่จึงอยู่ในช่วงเวลาที่ประมาณ 72 ชั่วโมงขึ้นไป

สถานที่ และระยะเวลาการศึกษา

1. สถานที่การศึกษา

ห้องปฏิบัติการศูนย์วิจัยธุรกิจเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ อาคารจินดาเทียมนเมธ คณะประมง
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตบางเขน กรุงเทพมหานคร

2. ระยะเวลาการศึกษา

เริ่มศึกษาตั้งแต่เดือน พฤษภาคม พ.ศ. 2553 ถึงเดือน มกราคม พ.ศ. 2554

ผลและวิจารณ์ผลการศึกษา

1. ผลการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้หอยจิ้งก ที่เลี้ยงในน้ำความเค็มต่างกัน ตายครั้งหนึ่งภายใน 96 ชั่วโมง (LC_{50})

1.1 พิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจิ้งกที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้หอยจิ้งกตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้หอยจิ้งกตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 96 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 30 และ 120 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 30, 39.59, 52.23, 68.92, 90.94 และ 120 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเค็ม 10 พีพีที ต่อหอยจิ้งก น้ำหนักเฉลี่ย 0.76 กรัม ความยาวเฉลี่ย 1.9 เซนติเมตร ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งกที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 1 โดยในช่วงเวลาที่ 24 และ 48 ชั่วโมง ที่ทุกระดับความเข้มข้น ไม่พบหอยตาย ในช่วงเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0, 30 และ 39.59 พีพีเอ็ม ไม่พบหอยตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 52.23, 68.92, 90.94 และ 120 พีพีเอ็ม มีหอยตายเฉลี่ย 6.67, 13.33, 20 และ 50 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 30 พีพีเอ็ม ไม่พบหอยตาย ส่วนที่ระดับความเข้มข้น 39.59, 52.23, 68.92, 90.94 และ 120 พีพีเอ็ม มีหอยตายเฉลี่ย 13.33, 26.67, 60, 86.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 1 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งกที่ 96 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 96 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 65.96 พีพีเอ็ม (60.54-71.37) แสดงไว้ในตารางที่ 4 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 4 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง

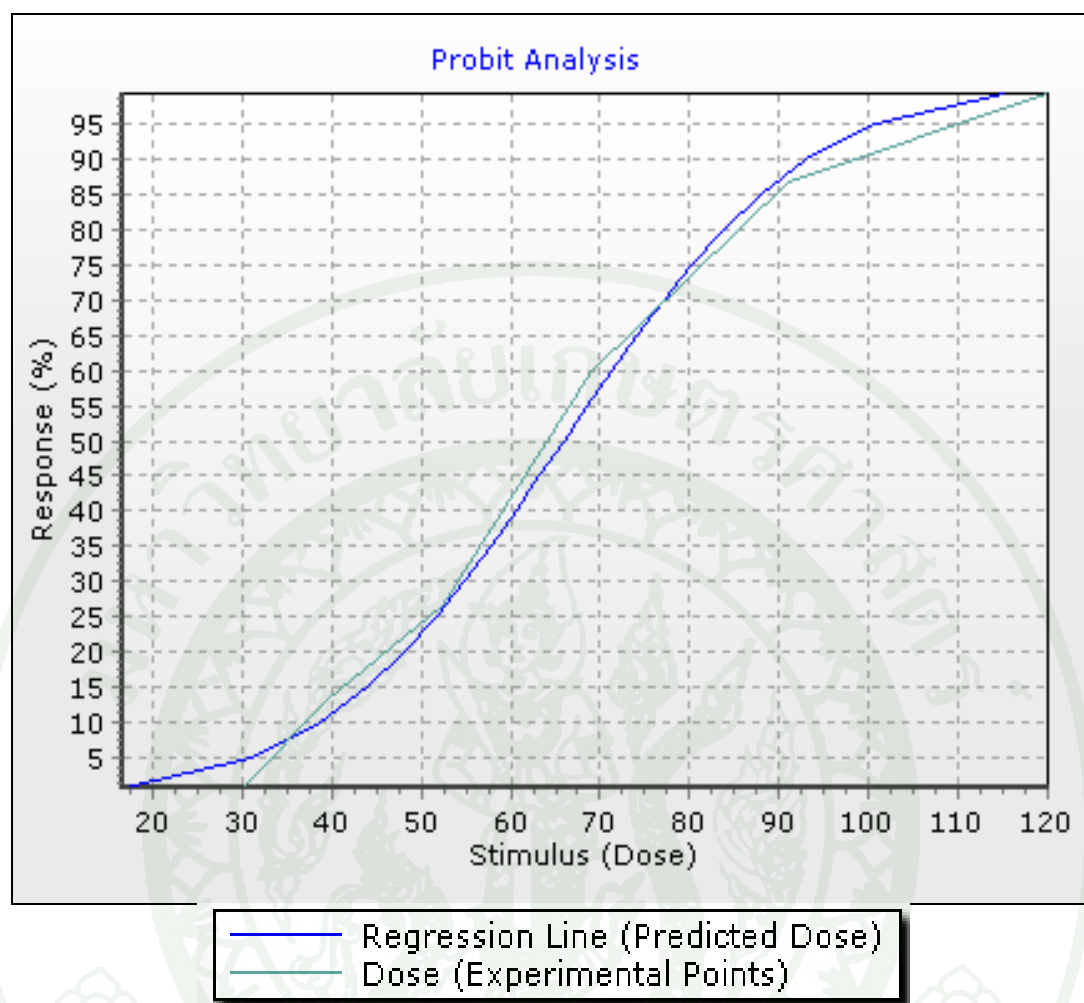
แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงที่เหมาะสมต่อการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนียและค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด ซึ่งแสดงว่าหอยขึ้นตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา ซึ่งแสดงไว้ในตารางที่ 5

ตารางที่ 1 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยขึ้น เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
30	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
39.59	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	1	1	2	4	1.33	13.33
52.23	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	1	1	2	0.67	6.67
	96	2	3	3	8	2.67	26.67

ตารางที่ 1 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
68.92	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	1	2	4	1.33	13.33
	96	5	6	7	18	6	60
90.94	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	3	2	6	2	20
	96	8	9	9	26	8.67	86.67
120	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	6	4	5	15	5	50
	96	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 4 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยขึ้นก ที่ระดับความเต็ม 10 พิพิตี

1.2 พืชยับยั้งการงอกของเมล็ดพืชที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้หอยจืดตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้หอยจืดตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 96 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 25 และ 100 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตรฐานลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 25, 32.99, 43.53, 57.43, 75.79 และ 100 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพืชยับยั้งการงอกของเมล็ดพืช ที่ความเค็ม 20 พีพีที ต่อหอยจืด น้ำหนักเฉลี่ย 0.76 กรัม ความยาวเฉลี่ย 1.9 เซนติเมตร ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืดที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 2 โดยในช่วงเวลาที่ 24 และ 48 ชั่วโมง ที่ทุกระดับความเข้มข้น ไม่มีหอยตาย ในช่วงเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 25 พีพีเอ็ม ไม่พบหอยตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 32.99, 43.53, 57.43, 75.79 และ 100 พีพีเอ็ม มีหอยตายเฉลี่ย 3.33, 6.67, 16.67, 46.67 และ 66.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 25 พีพีเอ็ม ไม่มีหอยจืดตาย ส่วนที่ระดับความเข้มข้น 32.99, 43.53, 57.43, 75.79 และ 100 พีพีเอ็ม มีหอยจืดตายเฉลี่ย 16.67, 33.33, 60, 80 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

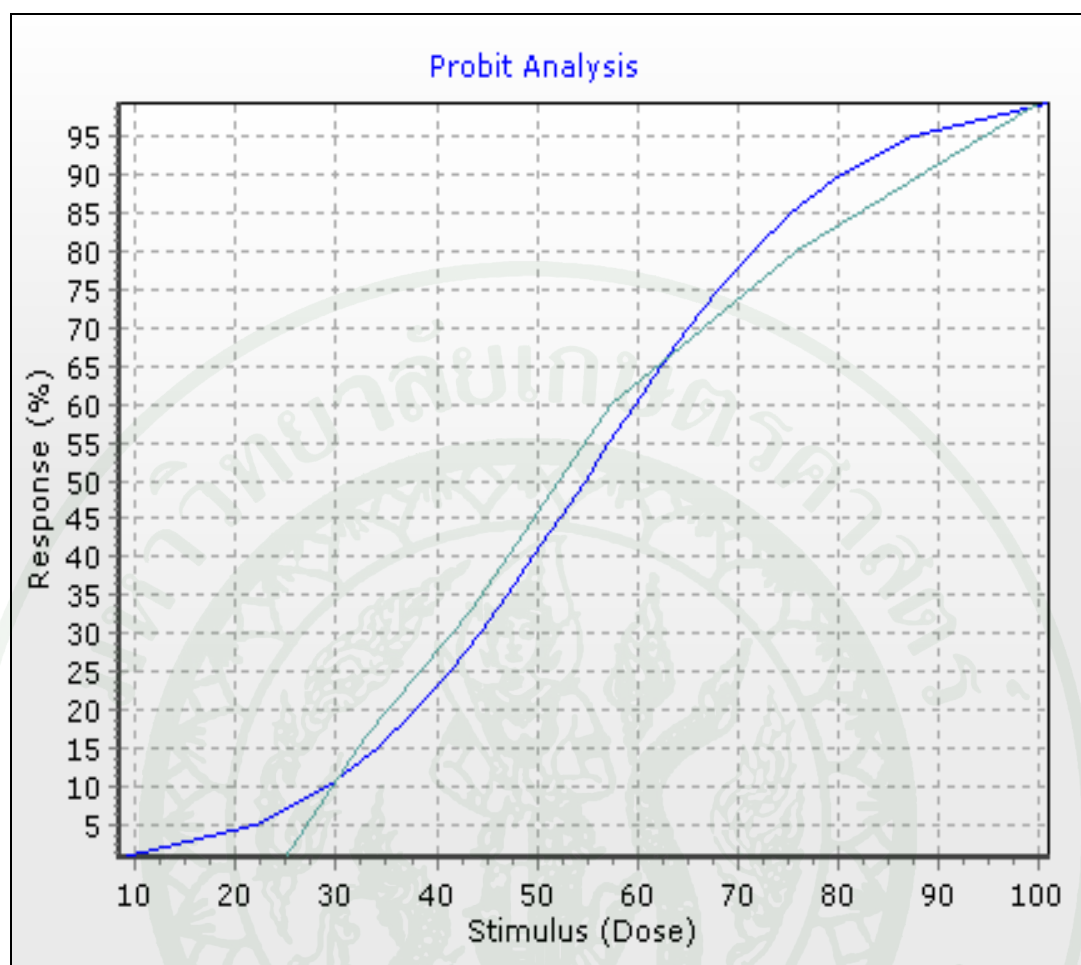
จากตารางที่ 2 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืดที่ 96 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 96 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 54.73 พีพีเอ็ม (49.64-59.82) แสดงไว้ในตารางที่ 4 กราฟ และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 5 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนียและค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าหอยจืดตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 5)

ตารางที่ 2 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งก่ เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
25	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
32.99	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	1	0	1	0.33	3.33
	96	1	2	2	5	1.67	16.67
43.53	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	0	1	2	0.67	6.67
	96	3	3	4	10	3.33	33.33

ตารางที่ 2 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
57.43	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	2	2	5	1.67	16.67
	96	5	6	7	18	6	60
75.79	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	4	5	5	14	4.67	46.67
	96	7	8	9	24	8	80
100	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	6	7	7	20	6.67	66.67
	96	10	10	10	30	10	100



— Regression Line (Predicted Dose)
— Dose (Experimental Points)

ภาพที่ 5 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งก ที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที

1.3 พืชเนียบปล้นของกากชาต่อหอยขึ้นกที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้หอยขึ้นกตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้หอยขึ้นกตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 96 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 20 และ 80 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 20, 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพืชเนียบปล้นของกากชา ที่ความเค็ม 30 พีพีที ต่อหอยขึ้นก น้ำหนักเฉลี่ย 0.76 กรัม ความยาวเฉลี่ย 1.9 เซนติเมตร ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยขึ้นกที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 3 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ทุกระดับความเข้มข้น ไม่มีหอยตาย ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0, 20 และ 26.39 พีพีเอ็ม ไม่มีหอยตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยตายเฉลี่ย 3.33, 6.67, 6.67 และ 23.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ในช่วงเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 พีพีเอ็ม ไม่พบหอยตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยขึ้นกตายเฉลี่ย 3.33, 6.67, 16.67, 10 และ 56.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 25 พีพีเอ็ม ไม่มีหอยขึ้นกตาย ส่วนที่ระดับความเข้มข้น 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยขึ้นกตายเฉลี่ย 13.33, 40, 56.67, 80 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

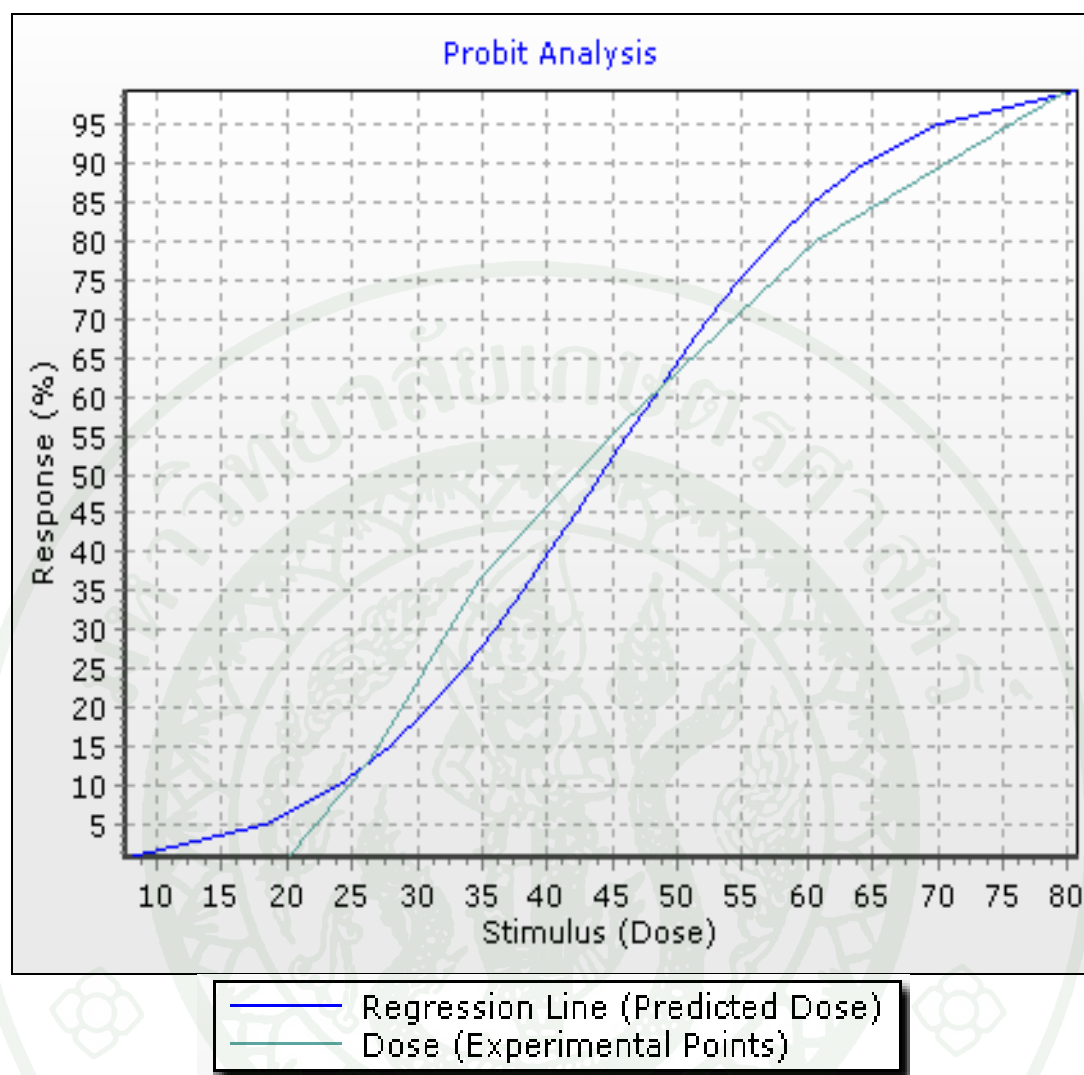
จากตารางที่ 3 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยขึ้นกที่ 96 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC50 ที่ 96 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 44.18 พีพีเอ็ม (40.16-48.20) แสดงไว้ในตารางที่ 4 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 6 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนียและค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าหอยขึ้นกตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 5)

ตารางที่ 3 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจื๋นง เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
20	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
26.39	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	1	1	0.33	3.33
	96	1	1	2	4	1.33	13.33
34.82	24	0	0	0	0	0	0
	48	1	0	0	1	0.33	3.33
	72	2	1	0	3	0.67	6.67
	96	4	4	4	12	4	40

ตารางที่ 3 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
45.95	24	0	0	0	0	0	0
	48	1	1	0	2	0.67	6.67
	72	1	2	2	5	1.67	16.67
	96	5	6	6	17	5.67	56.67
60.63	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	1	1	2	0.67	6.67
	72	1	1	1	3	1	10
	96	7	8	9	24	8	80
80	24	0	0	0	0	0	0
	48	1	3	3	7	2.33	23.33
	72	8	9	7	17	5.67	56.67
	96	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 6 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งก ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที

ตารางที่ 4 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อหอยจิ้งจก ที่ระดับความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีที ที่เวลา 96 ชั่วโมง

ระดับความเค็ม (พีพีที)	LC_{50} (พีพีเอ็ม)	ช่วงล่าง (พีพีเอ็ม)	ช่วงบน (พีพีเอ็ม)
10	65.96	60.54	71.37
20	54.73	49.64	59.82
30	44.18	40.16	48.20

เมื่อนำค่าเปอร์เซ็นต์อัตราการตายสะสมที่ 96 ชั่วโมง ไปวิเคราะห์ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้หอยจิ้งจกตายครึ่งหนึ่ง ที่ 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็มต่างกัน 10, 20 และ 30 พีพีที ผลที่ได้แสดงไว้ในตารางที่ 4 พบว่าค่า LC_{50} ของกากชา ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที มีค่ามากที่สุด และที่ระดับความเค็ม 20 และ 30 พีพีที มีค่าน้อยลง ตามลำดับ ซึ่งแสดงได้ว่า ความเค็มมีผลต่อความเป็นพิษของกากชา ที่ระดับความเค็มสูง ความเป็นพิษของกากชาก็จะสูงตามไปด้วย ความเค็มของน้ำที่เพิ่มขึ้น จะทำให้พิษของชาไปนินรุนแรงขึ้น เนื่องจากชาไปนินมีสูตรโครงสร้างใกล้เคียงกับสารกลุ่ม cardioglycoside ซึ่งมีผลต่อการทำลายเยื่อหุ้มของสัตว์น้ำ และเมื่อความเค็มเพิ่มขึ้น สัตว์น้ำสูญเสียการปรับสมดุลในร่างกายเร็วกว่าเมื่ออยู่ในน้ำที่มีความเค็มต่ำ (ประพันธ์, 2524, Deetae, 1979 อ้างโดย ธนาภรณ์, 2524)

กฤษณา (2540) ทดลองใช้กากชาในการฆ่าหอยจิ้งจกกระยะเวลาก่อนที่ความเค็ม 20 พีพีที พบว่าต้องใช้ความเข้มข้นของกากชาประมาณ 50-60 พีพีเอ็ม จึงจะทำให้หอยจิ้งจกกระยะเวลาก่อนตายหมด ภายในเวลา 48 ชั่วโมง แต่ผลจากการศึกษาในครั้งนี้ ความเข้มข้นของกากชาที่สามารถฆ่าหอยจิ้งจกกระยะเต็มวัยได้ 100 เปอร์เซ็นต์ที่ความเค็ม 20 พีพีที คือ 100 พีพีเอ็ม ภายใน 96 ชั่วโมง ที่ต้องใช้ความเข้มข้นที่สูงกว่า และเวลาที่มากกว่า อาจจะเนื่องมาจากการทดลองในครั้งนี้เป็นการทดลองกับหอยจิ้งจกกระยะตัวเต็มวัย ซึ่งมีเปลือกหุ้มรอบหอยจิ้งจกสามารถหอดตัวเข้าไปอยู่ในเปลือกทำให้สัมผัสกับเนื้อหอยได้น้อยกว่าการทดลองกับหอยจิ้งจกกระยะเวลาก่อนที่ได้รับกากชาได้โดยตรงและตามปกติ สัตว์น้ำวัยอ่อนจะมีความทนทานต่อสารเคมีต่าง ๆ น้อยกว่าตัวเต็มวัยจึงทำให้ต้องใช้ความเข้มข้นที่สูงกว่าและใช้เวลาที่มากกว่า

ตารางที่ 5 ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากขาที่ความเค็มต่างๆ ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากขาต่อหอยจิ้งก

ก่อนใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นต่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ความเค็ม 10 พีพีที	7.79	77	2,256	0.21	0.07
ความเค็ม 20 พีพีที	7.81	113	3,218	0.28	0.06
ความเค็ม 30 พีพีที	7.82	128	3,218	0.29	0.04
หลังใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นต่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ความเค็ม 10 พีพีที	7.81-7.83	81-121	2,259-2,318	0.55-0.98	0.08-0.10
ความเค็ม 20 พีพีที	7.79-7.95	117-139	3,266-3,316	0.85-0.99	0.07-0.10
ความเค็ม 30 พีพีที	7.86-8.15	126-142	3,265-3,316	0.76-0.93	0.05-0.07

2. ผลการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้ปลานิล ที่เลี้ยงในน้ำความเค็มต่างกัน ตายครึ่งหนึ่ง ภายใน 72 ชั่วโมง (LC_{50})

2.1 พิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลานิลที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลานิลตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลานิลตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 20 และ 30 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตรฐาน ส่วนลอกการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 20, 21.69, 23.52, 25.51, 27.66 และ 30 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเค็ม 0 พีพีที ต่อปลานิล น้ำหนักเฉลี่ย 1.23กรัม ความยาวเฉลี่ย 2 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 6 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 ไม่พบปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 21.69, 23.52, 25.51, 27.66 และ 30 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 6.67, 13.33, 16.67, 33.33 และ 70 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 พีพีเอ็ม ไม่พบปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 21.69, 23.52, 25.51, 27.66 และ 30 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 6.67, 13.33, 23.33, 33.33 และ 90 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 พีพีเอ็ม ไม่พบปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 21.69, 23.52, 25.51, 27.66 และ 30 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 6.67, 13.33, 23.33, 70 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 6 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณ โดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 26.69 พีพีเอ็ม (25.88- 27.49) แสดงไว้ในตารางที่ 9 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิท แสดงไว้ในภาพที่ 7 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ

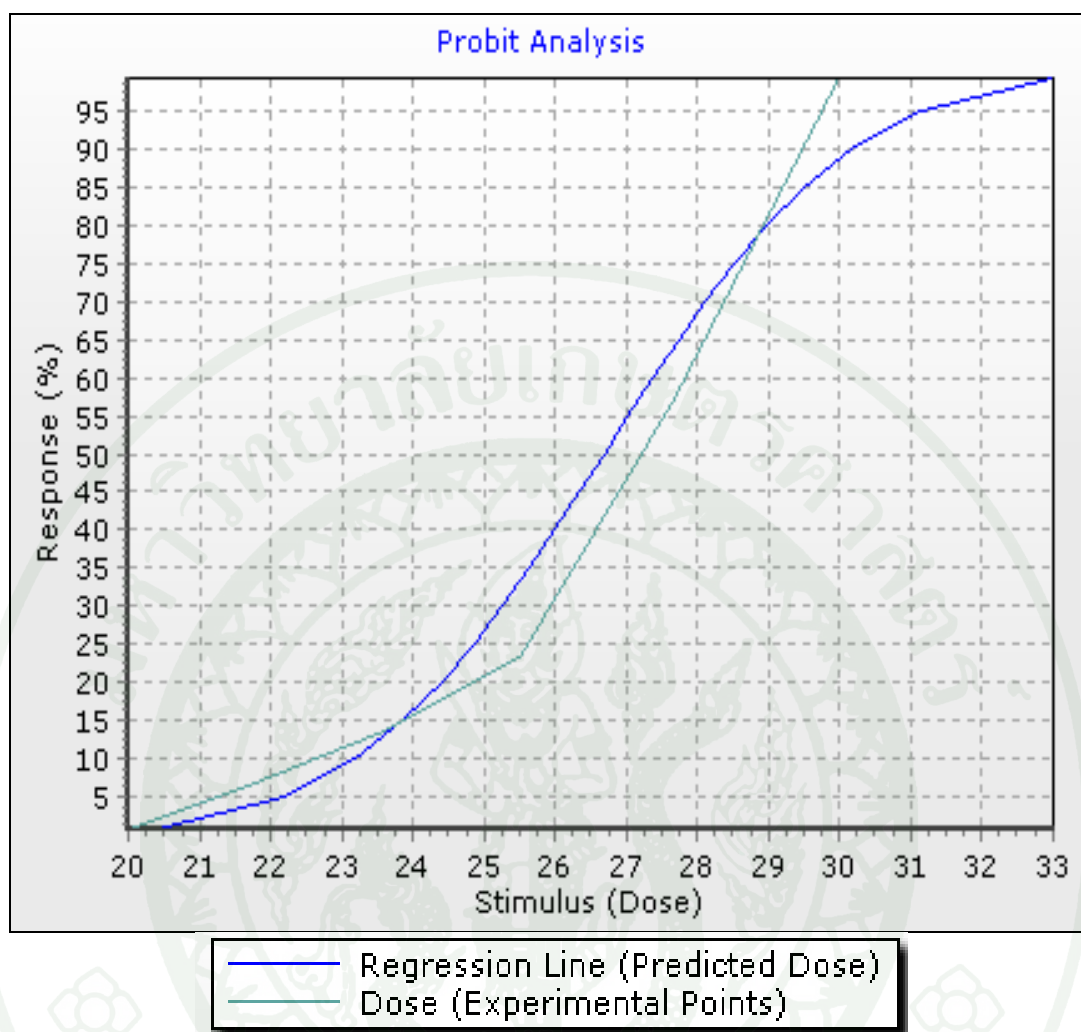
พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนียและค่าไนโตรเจนที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลานิลตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 10)

ตารางที่ 6 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
20	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
21.69	24	1	1	0	2	0.67	6.67
	48	1	1	0	2	0.67	6.67
	72	1	1	0	2	0.67	6.67
23.52	24	2	1	1	4	1.33	13.33
	48	2	1	1	4	1.33	13.33
	72	2	1	1	4	1.33	13.33

ตารางที่ 6 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
25.51	24	1	2	2	5	1.67	16.67
	48	2	2	3	7	2.33	23.33
	72	2	2	3	7	2.33	23.33
27.66	24	3	3	4	10	3.33	33.33
	48	4	4	6	10	3.33	33.33
	72	5	5	11	21	7	70
30	24	7	6	8	21	7	70
	48	9	9	9	27	9	90
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 7 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที

2.2 พืชเนียบพลันของกากชาต่อปลานิลที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลานิลตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลานิลตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 15 และ 23 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 15, 16.34, 17.8, 19.38, 21.11 และ 23 พีพีเอ็ม

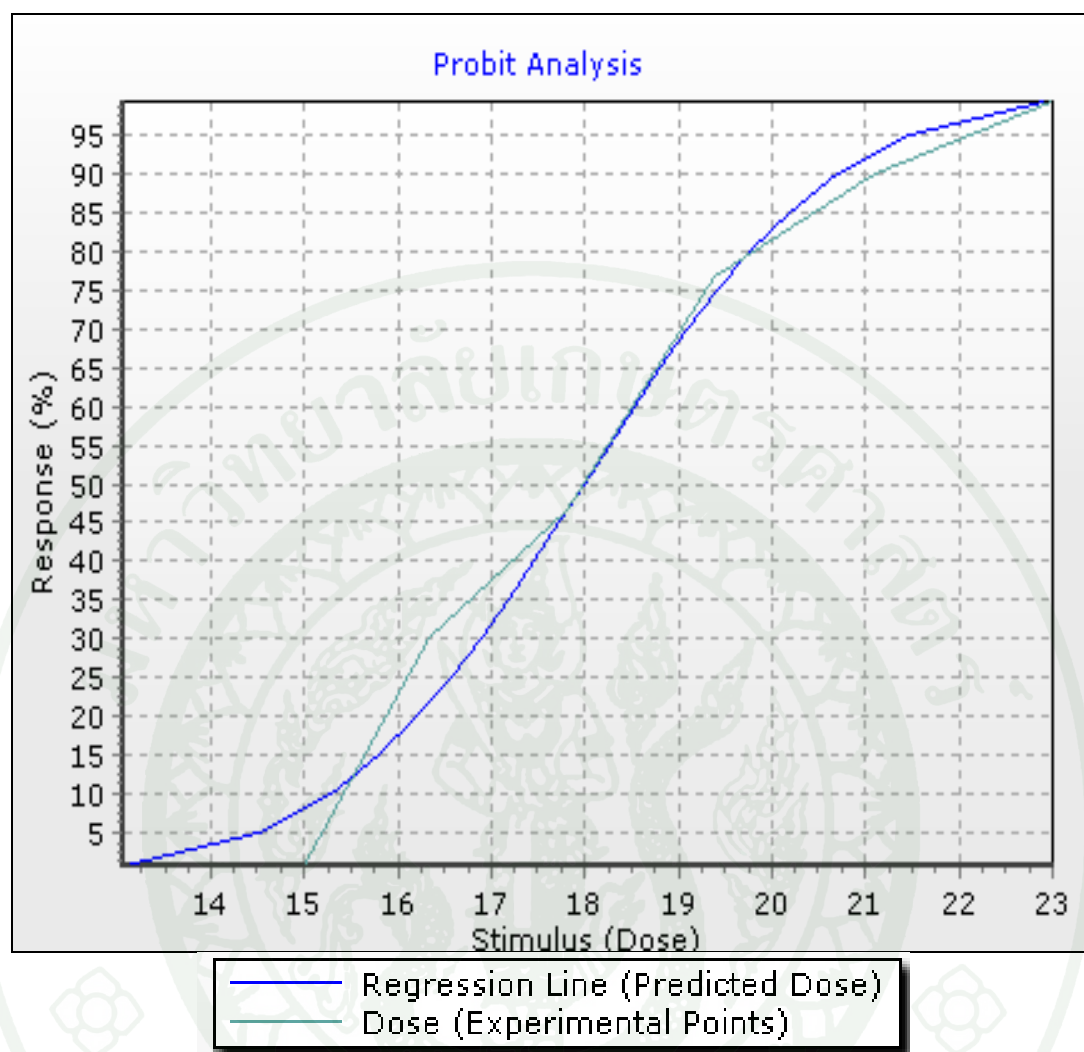
จากการศึกษาพืชเนียบพลันของกากชา ที่ความเค็ม 5 พีพีที ต่อปลานิล น้ำหนักเฉลี่ย 1.37 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 7 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 15 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 16.34, 17.8, 19.38, 21.11 และ 23 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 20, 36.67, 63.33, 73.33 และ 86.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 15 พีพีเอ็ม ไม่พบปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 16.34, 17.8, 19.38, 21.11 และ 23 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 30, 46.67, 76.67, 90 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 15 พีพีเอ็ม ไม่พบปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 16.34, 17.8, 19.38, 21.11 และ 23 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 30, 46.67, 76.67, 90 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 7 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 17.99 พีพีเอ็ม (17.45- 18.53) แสดงไว้ในตารางที่ 9 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 8 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนียและค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลานิลตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 10)

ตารางที่ 7 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
15	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
16.34	24	2	1	3	6	2	20
	48	3	2	4	9	3	30
	72	3	2	4	9	3	30
17.8	24	3	4	4	11	3.67	36.67
	48	4	5	5	14	4.67	46.67
	72	4	5	5	14	4.67	46.67
19.38	24	6	7	6	19	6.33	63.33
	48	8	8	7	23	7.67	76.67
	72	8	8	7	23	7.67	76.67
21.11	24	8	7	7	22	7.33	73.33
	48	9	9	9	27	9	90
	72	9	9	9	27	9	90
23	24	9	8	9	26	8.67	86.67
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 8 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ระดับความเค็ม 5 พีพีท

2.3 พืชเนียบพลันของกากชาต่อปลานิลที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลา นิลตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลานิลตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 5 และ 15 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตรา ส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 5, 6.23, 7.76, 9.67, 12.04 และ 15 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพืชเนียบพลันของกากชา ที่ความเค็ม 10 พีพีที ต่อปลานิล น้ำหนักเฉลี่ย 1.29 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

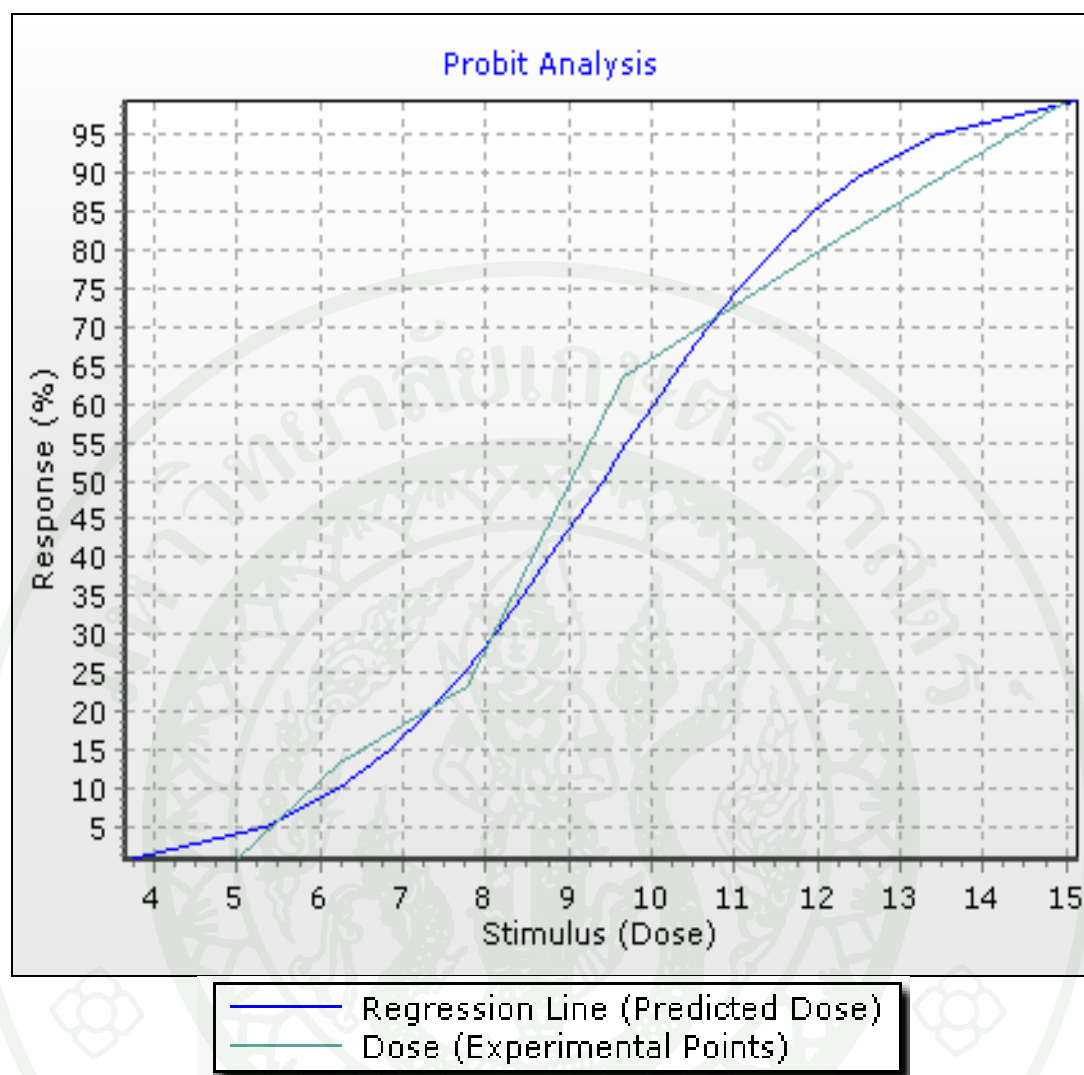
เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายใน เวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 8 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 5 ไม่พบปลานิลตายเลย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 6.23, 7.76, 9.67, 12.04 และ 15 พีพีเอ็ม มีปลานิล ตายเฉลี่ย 6.67, 10, 26.67, 73.33 และ 96.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ ระดับความเข้มข้น 0 และ 5 พีพีเอ็ม ไม่พบปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 6.23, 7.76, 9.67, 12.04 และ 15 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 13.33, 20, 60, 86.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อ ครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 5 พีพีเอ็ม ไม่พบปลานิลตาย แต่ที่ระดับความ เข้มข้น 6.23, 7.76, 9.67, 12.04 และ 15 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 13.33, 33.33, 66.67, 90 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 8 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณ โดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 9.4 พีพีเอ็ม (8.77- 10.03) แสดงไว้ในตารางที่ 9 และกราฟ แสดงผลการวิเคราะห์โพรบิท แสดงไว้ในภาพที่ 9 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำ ทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และ ไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุม

สัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลานิลตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 10)

ตารางที่ 8 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
5	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
6.23	24	0	1	1	2	0.67	6.67
	48	1	1	2	4	1.33	13.33
	72	1	1	2	4	1.33	13.33
7.76	24	1	2	0	3	1	10
	48	1	2	3	6	2	20
	72	3	4	3	10	3.33	33.33
9.67	24	2	3	3	8	2.67	26.67
	48	5	6	7	18	6	60
	72	6	7	7	20	6.67	66.67
12.04	24	7	8	7	22	7.33	73.33
	48	9	9	8	26	8.67	86.67
	72	9	9	9	27	9	90
15	24	9	10	10	29	9.67	96.67
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 9 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที

ตารางที่ 9 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลานิล ที่ระดับความเค็ม 0, 5 และ 10 พีพีที ที่เวลา 72 ชั่วโมง

ระดับความเค็ม (พีพีที)	LC_{50} (พีพีเอ็ม)	ช่วงล่าง (พีพีเอ็ม)	ช่วงบน (พีพีเอ็ม)
0	26.69	25.88	27.49
5	17.99	17.45	18.53
10	9.4	8.77	10.03

เมื่อนำค่าเปอร์เซ็นต์อัตราการตายสะสมที่ 2 ชั่วโมง ไปวิเคราะห์ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้ปลานิลตายครั้งหนึ่ง ที่ 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็มต่างกัน 0, 5 และ 10 พีพีที ผลที่ได้แสดงไว้ในตารางที่ 8 พบว่าค่า LC_{50} ของกากชา ที่ระดับความเค็ม พีพีที มีค่ามากที่สุด และที่ระดับความเค็ม 5 และ 10 พีพีที มีค่าน้อยลง ตามลำดับ ซึ่งแสดงได้ว่า ความเค็มมีผลต่อความเป็นพิษของกากชา เมื่อระดับความเค็มสูง ความเป็นพิษของกากชา ก็จะสูงตามไปด้วย ความเค็มของน้ำที่เพิ่มขึ้น จะทำให้พิษของชาโปนินรุนแรงขึ้น เนื่องจากชาโปนินมีสูตรโครงสร้างใกล้เคียงกับสารกลุ่ม *cardioglycoside* ซึ่งมีผลต่อการลำเลียงโซเดียมของสัตว์น้ำ และเมื่อความเค็มเพิ่มขึ้น สัตว์น้ำสูญเสียการปรับสมดุลในร่างกายเร็วกว่าเมื่ออยู่ในน้ำที่มีความเค็มต่ำ (ประพันธ์, 2524, Deetae, 1979 อ้างโดย ธนาภรณ์ 2524)

ความเป็นพิษของกากชาต่อปลานิลจากการทดลองในครั้งนี้ มีความสอดคล้องกับ จารุพรรณ (2520) ได้รายงานไว้ว่า พิษของสารชาโปนินที่สกัดจากกากชา ความเข้มข้นพีพีเอ็ม จะฆ่าปลานิลได้ 100 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมง โดยที่เมื่อนำค่าความเข้มข้นของสารชาโปนินที่สกัดจากกากชาพีพีเอ็ม มาเทียบจาก 13 เปอร์เซ็นต์ ของสารชาโปนินที่มีอยู่ในกากชาที่ใช้ในการทดลองในครั้งนี้ ก็จะได้ความเข้มข้นประมาณ 30.76 พีพีเอ็ม ซึ่งมีค่าใกล้เคียงกับการทดลองครั้งนี้ คือ 30 พีพีเอ็ม แต่ความเป็นพิษของกากชา ที่ 30 พีพีเอ็ม สามารถฆ่าปลานิลได้ 70 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งมีความเป็นพิษน้อยกว่าการทดลองของจารุพรรณ อาจจะเนื่องมาจากปลานิลที่ใช้ในการทดลองในครั้งนี้และกากชาที่ใช้ในการทดลองแตกต่างกันจากการทดลองของจารุพรรณ จึงทำให้ความเป็นพิษของกากชาต่อปลานิลจากการศึกษาในครั้งนี้มีค่าต่ำกว่า

ตารางที่ 10 ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากขาที่ความเค็มต่างๆ ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากขาต่อปลานิล

ก่อนใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นด่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ความเค็ม 0 พีพีที	7.33	22	200	0.10	0.09
ความเค็ม 5 พีพีที	7.59	102	1,168	0.37	0.12
ความเค็ม 10 พีพีที	7.36	106	3,156	0.47	0.08
หลังใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นด่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ความเค็ม 0 พีพีที	8.27-8.39	24-28	120-244	0.66-0.83	0.15-0.66
ความเค็ม 5 พีพีที	7.71-8.37	86-218	1,084-1,296	0.38-0.73	0.36-0.62
ความเค็ม 10 พีพีที	8.22-8.28	104-218	2,508-3,188	0.49-0.90	0.09-0.21

3. ผลการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้ปลากระพงขาว ที่เลี้ยงในน้ำความเค็มต่างกัน ตายครั้งหนึ่งภายใน 72 ชั่วโมง (LC_{50})

3.1 พิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลากระพงขาวที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลากระพงขาวตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลากระพงขาวตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 7 และ 11 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 7, 7.66, 8.39, 9.18, 10.05 และ 11 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเค็ม 0 พีพีที ต่อปลากระพงขาว น้ำหนักเฉลี่ย 1.34 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.1 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 11 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 7 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 7.66, 8.39, 9.18, 10.05 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 6.67, 23.33, 33.33, 33.33 และ 93.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 7 พีพีเอ็ม ไม่พบปลากระพงขาวตายเลย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 7.66, 8.39, 9.18, 10.05 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 10, 33.33, 40, 60 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 7 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 7.66, 8.39, 9.18, 10.05 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 10, 33.33, 40, 60 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 11 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 9.32 พีพีเอ็ม (9.01- 9.64) แสดงไว้ในตารางที่ 15 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 10 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ

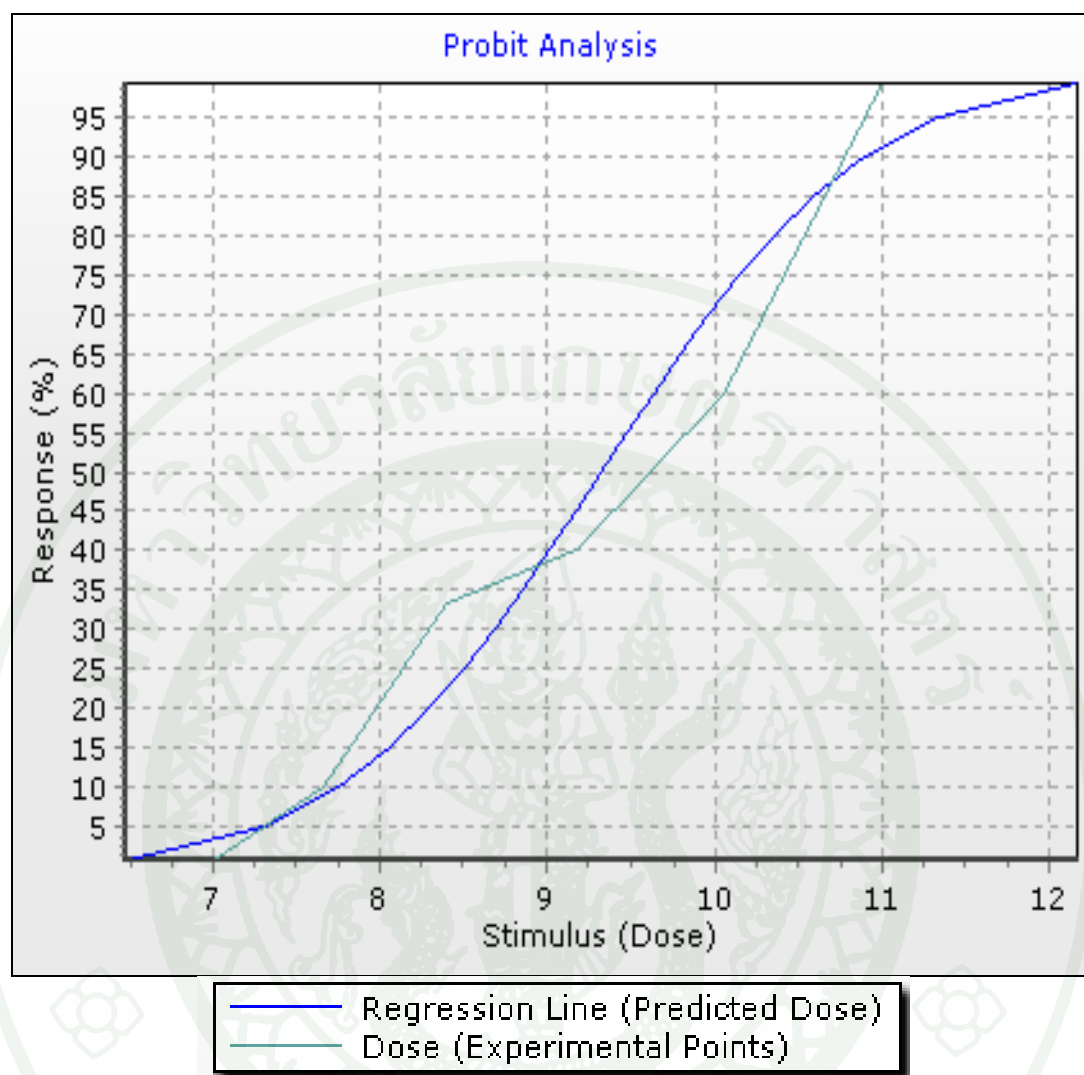
พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนโตรเจนที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลากระพงขาวตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 16)

ตารางที่ 11 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
7	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
7.66	24	1	0	1	2	0.67	6.67
	48	1	1	1	3	1	10
	72	1	1	1	3	1	10
8.39	24	2	3	2	7	2.33	23.33
	48	3	3	4	10	3.33	33.33
	72	3	3	4	10	3.33	33.33

ตารางที่ 11 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
9.18	24	4	2	4	10	3.33	33.33
	48	4	3	5	12	4	40
	72	4	3	5	12	4	40
10.05	24	3	5	4	10	3.33	33.33
	48	6	6	6	18	6	60
	72	6	6	6	18	6	60
11	24	10	8	10	28	9.33	93.33
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 10 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกาชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของปลากะพงขาว ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที

3.2 พืชยับยั้งของกากชาต่อปลากระพงขาวที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลากระพงขาวตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลากระพงขาวตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 5 และ 11 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้แก่ 5, 5.85, 6.85, 8.02, 9.4 และ 11 พีพีเอ็ม

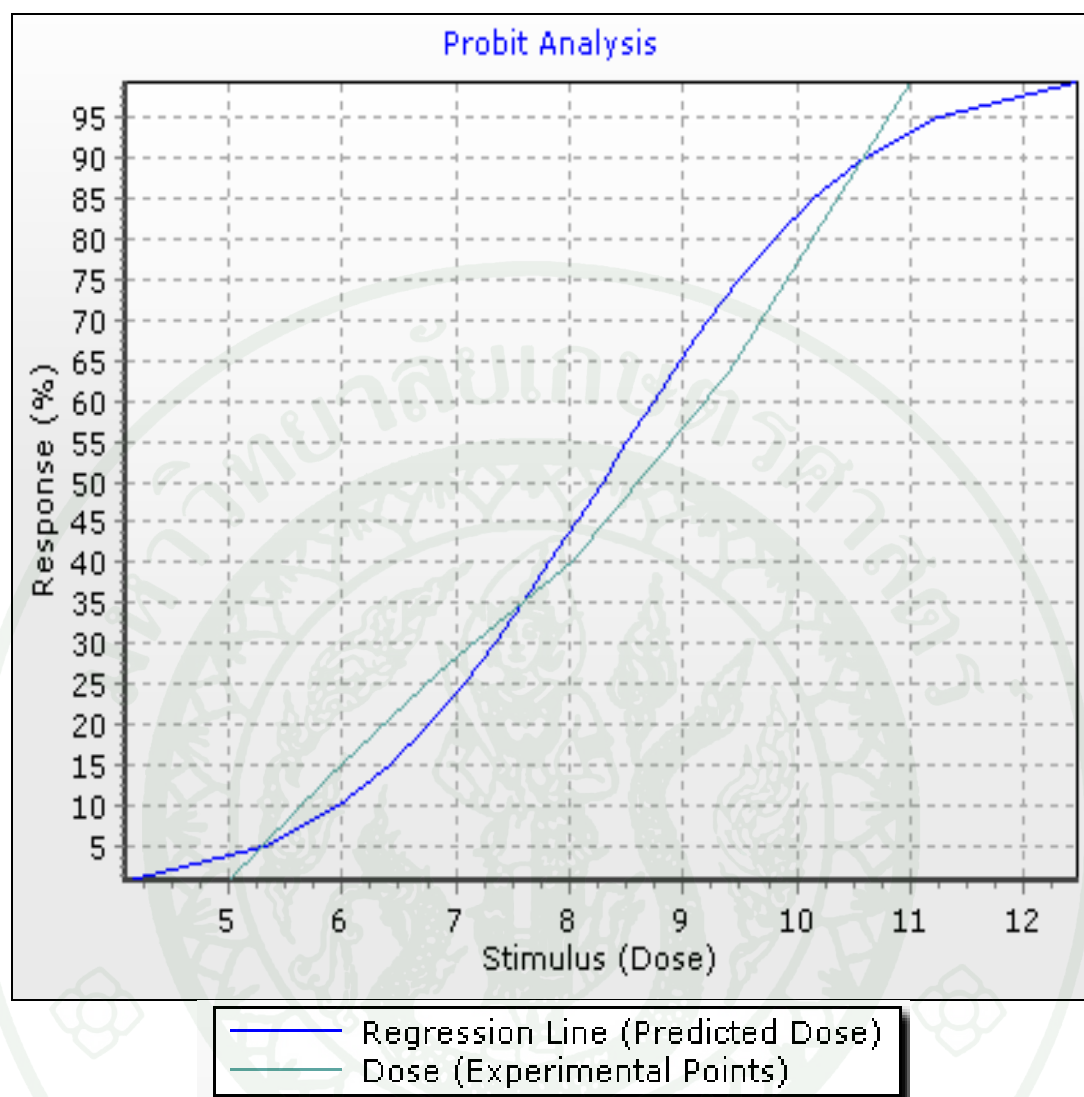
จากการศึกษาพืชยับยั้งของกากชา ที่ความเค็ม 10 พีพีที ต่อปลากระพงขาว น้ำหนักเฉลี่ย 1.27 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.2 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 12 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 5 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 5.85, 6.85, 8.02, 9.4 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 10, 16.67, 23.33, 50 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 5 พีพีเอ็ม ไม่พบปลากระพงขาวตายเลย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 5.85, 6.85, 8.02, 9.4 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 13.33, 26.67, 40, 63.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 5 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 5.85, 6.85, 8.02, 9.4 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 13.33, 26.67, 40, 63.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 12 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 8.28 พีพีเอ็ม (7.82- 8.74) แสดงไว้ในตารางที่ 15 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 11 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลากระพงขาวตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 16)

ตารางที่ 12 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
5	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
5.85	24	1	1	1	3	1	10
	48	1	2	1	4	1.33	13.33
	72	1	2	1	4	1.33	13.33
6.85	24	1	1	3	5	1.67	16.67
	48	3	2	3	8	2.67	26.67
	72	3	2	3	8	2.67	26.67
8.02	24	3	4	3	7	2.33	23.33
	48	4	4	4	12	4	40
	72	4	4	4	12	4	40
9.4	24	4	6	5	15	5	50
	48	6	7	6	19	6.33	63.33
	72	6	7	6	19	6.33	63.33
11	24	10	10	10	30	10	100
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 11 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
สะสมของปลากะพงขาว ที่ระดับความเต็ม 10 ฟิฟตี

3.3 พืชยับยั้งของกากชาต่อปลากะพงขาวที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลากะพงขาวตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลากะพงขาวตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 3 และ 9 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 3, 3.74, 4.66, 5.8, 7.23 และ 9 พีพีเอ็ม

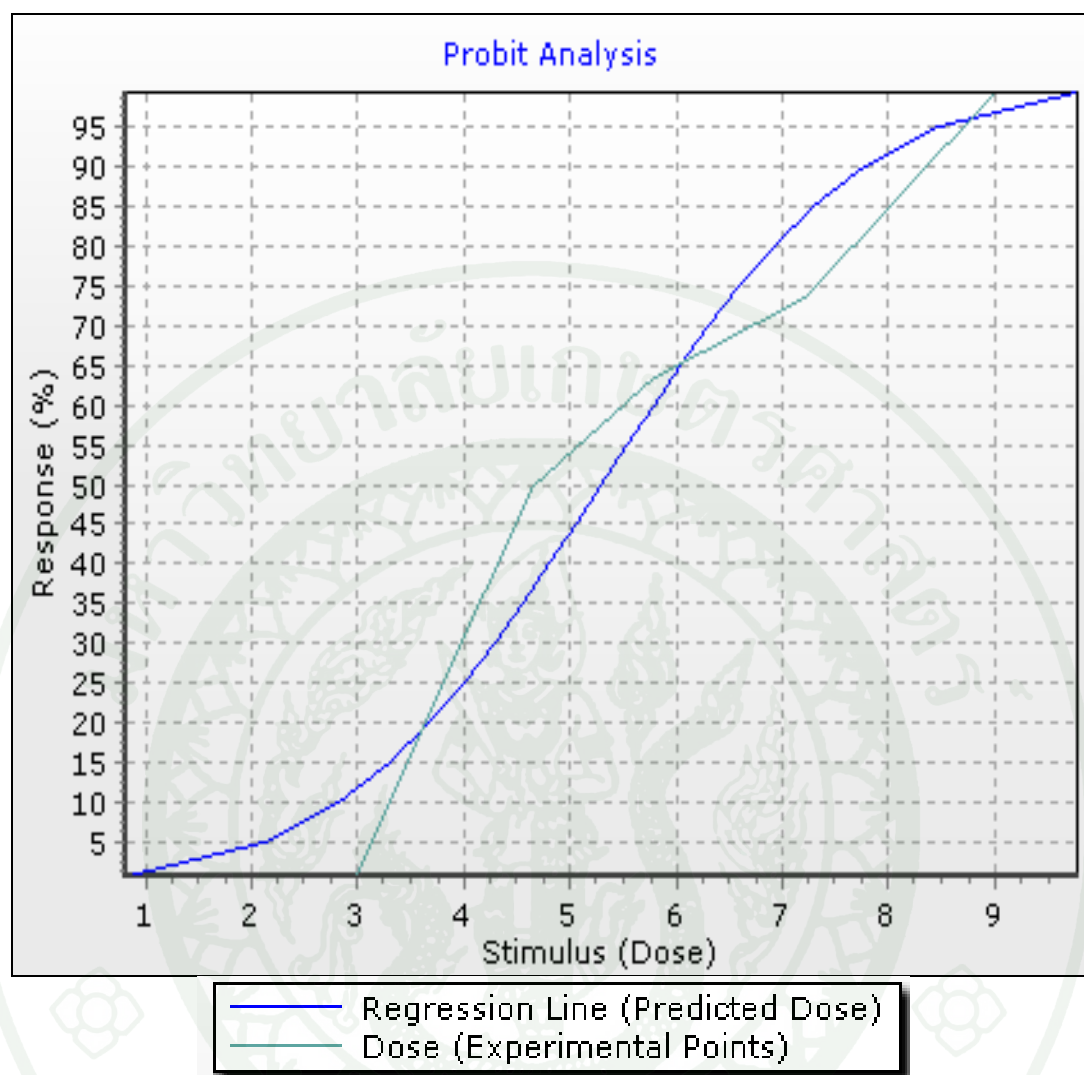
จากการศึกษาพืชยับยั้งของกากชา ที่ความเค็ม 20 พีพีที ต่อปลากะพงขาว น้ำหนักเฉลี่ย 1.24 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.1 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาวที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 13 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 3 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากะพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 3.74, 4.66, 5.8, 7.23 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากะพงขาวตายเฉลี่ย 16.67, 26.67, 26.67, 63.33 และ 96.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 3 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากะพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 3.74, 4.66, 5.8, 7.23 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากะพงขาวตายเฉลี่ย 23.33, 43.33, 50, 70 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 3 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากะพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 3.74, 4.66, 5.8, 7.23 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากะพงขาวตายเฉลี่ย 23.33, 50, 63.33, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 13 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาวที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 5.3 พีพีเอ็ม (4.8- 5.79) แสดงไว้ในตารางที่ 15 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 12 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลากะพงขาวตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 16)

ตารางที่ 13 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากขา
ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากขา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
3	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
3.74	24	2	2	1	5	1.67	16.67
	48	2	3	2	7	2.33	23.33
	72	2	3	2	7	2.33	23.33
4.66	24	3	2	3	8	2.67	26.67
	48	4	4	5	13	4.33	43.33
	72	4	5	6	15	5	50
5.8	24	2	3	3	8	2.67	26.67
	48	4	6	5	15	5	50
	72	5	7	7	19	6.33	63.33
7.23	24	6	7	6	19	6.33	63.33
	48	7	7	7	21	7	70
	72	7	7	8	22	7.33	73.33
9	24	9	10	10	29	9.67	96.67
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 12 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของปลากะพงขาว ที่ระดับความเค็ม 20 พีพีที

3.4 พืชยับยั้งของกากชาต่อปลากระพงขาวที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลากระพงขาวตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลากระพงขาวตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 1 และ 7 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้แก่ 1, 1.48, 2.18, 3.21, 4.74 และ 7 พีพีเอ็ม

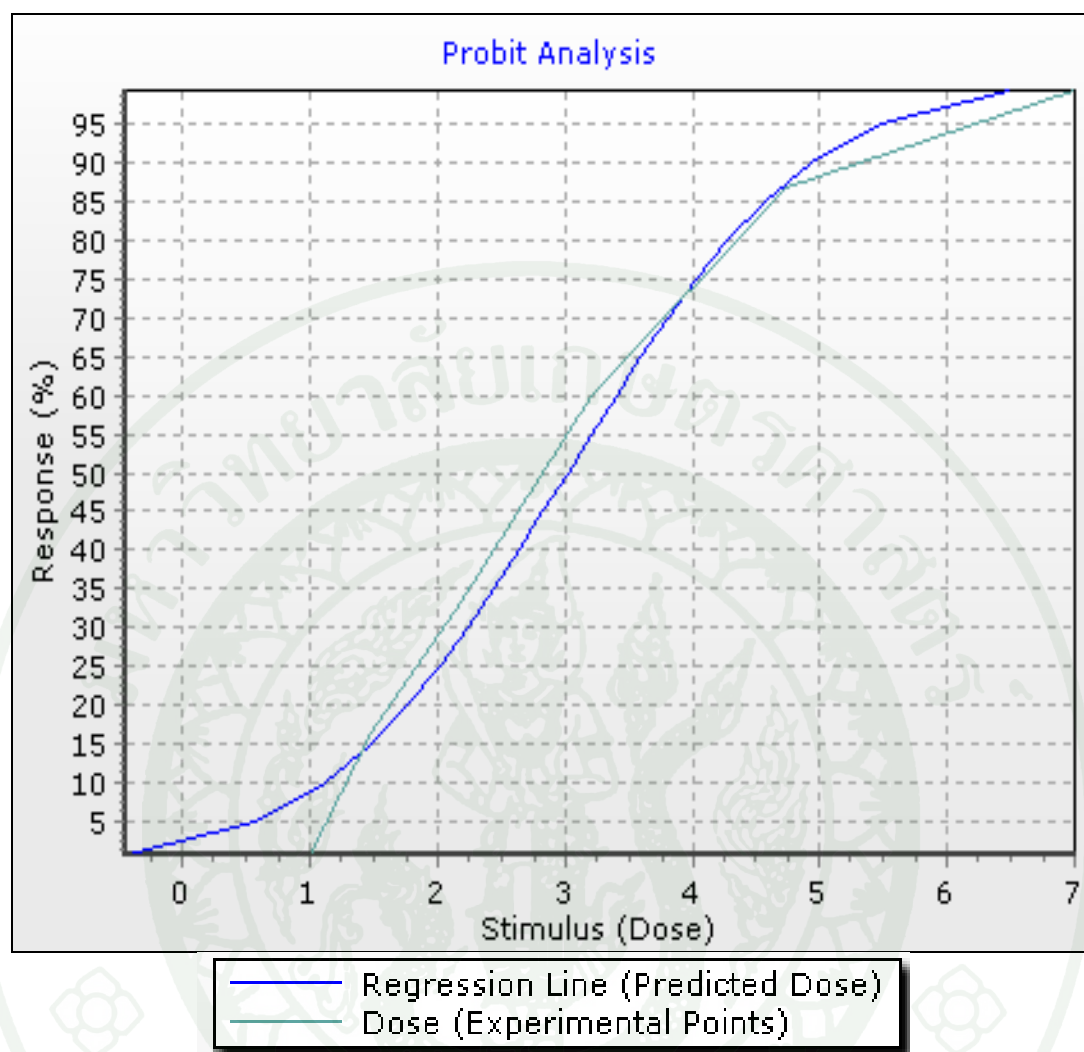
จากการศึกษาพืชยับยั้งของกากชา ที่ความเค็ม 30 พีพีที ต่อปลากระพงขาว น้ำหนักเฉลี่ย 1.21 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.2 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 14 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.48, 2.18, 3.21, 4.74 และ 7 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 10, 30, 26.67, 83.33, 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.48, 2.18, 3.21, 4.74 และ 7 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 16.67, 33.33, 56.67, 86.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.48, 2.18, 3.21, 4.74 และ 7 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 23.33, 50, 60, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 14 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 3.02 พีพีเอ็ม (2.64- 3.4) แสดงไว้ในตารางที่ 15 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 13 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลากระพงขาวตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 16)

ตารางที่ 14 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
1	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
1.48	24	1	0	2	3	1	10
	48	2	1	2	5	1.67	16.67
	72	2	1	2	5	1.67	16.67
2.18	24	4	2	3	9	3	30
	48	4	3	3	10	3.33	33.33
	72	4	3	3	10	3.33	33.33
3.21	24	2	3	3	8	2.67	26.67
	48	5	6	6	17	5.67	56.67
	72	5	7	6	18	6	60
4.74	24	9	8	8	25	8.33	83.33
	48	9	8	9	26	8.67	86.67
	72	9	8	9	26	8.67	86.67
7	24	10	10	10	30	10	100
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 13 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของปลากระพงขาว ที่ระดับความเต็ม 30 ฟิฟิ

ตารางที่ 15 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลากระพงขาว ที่ระดับความเค็ม 0, 10, 20 และ 30 พีพีที ที่เวลา 72 ชั่วโมง

ระดับความเค็ม (พีพีที)	LC_{50} (พีพีเอ็ม)	ช่วงล่าง (พีพีเอ็ม)	ช่วงบน (พีพีเอ็ม)
0	9.32	9.01	9.64
10	8.28	7.82	8.74
20	5.3	4.8	5.79
30	3.02	2.64	3.4

เมื่อนำค่าเปอร์เซ็นต์อัตราการตายสะสมที่ 2 ชั่วโมง ไปวิเคราะห์ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้ปลากระพงขาวตายครั้งหนึ่ง ที่ 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็มต่างกัน 0, 10, 20 และ 30 พีพีที ผลที่ได้แสดงไว้ในตารางที่ 13 พบว่าค่า LC_{50} ของกากชา ที่ระดับความเค็ม 0 พีพีที มีค่ามากที่สุด และที่ระดับความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีที มีค่าน้อยลง ตามลำดับ ซึ่งแสดงได้ว่า ความเค็มมีผลต่อความเป็นพิษของกากชา ยิ่งที่ระดับความเค็มสูง ความเป็นพิษของกากชาก็จะสูงตามไปด้วย

ความเป็นพิษของกากชาต่อปลากระพงขาวจากการทดลองในครั้งนี้ มีความสอดคล้องกับ ประพันธ์ (2518) ได้รายงานไว้ว่า พิษของสารซาโปนินที่สกัดจากกากชา ความเข้มข้น 1.1 พีพีเอ็ม จะฆ่าปลากระพงขาวได้ 100 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมง ที่ความเค็ม 0 พีพีที โดยที่เมื่อนำค่าความเข้มข้นของสารซาโปนินที่สกัดจากกากชา 4 พีพีเอ็ม มาเทียบจาก 13 เปอร์เซ็นต์ ของสารซาโปนินที่มีอยู่ในกากชาที่ใช้ในการทดลองในครั้งนี้ ก็จะได้ความเข้มข้นประมาณ 8.46 พีพีเอ็ม ซึ่งมีค่าใกล้เคียงกับการทดลองครั้งนี้ คือ 11 พีพีเอ็ม ซึ่งมีความเป็นพิษน้อยกว่าการทดลองของประพันธ์ อาจจะเนื่องมาจากการทดลองในครั้งนี้ไม่ได้ใช้สารซาโปนินที่สกัดจากกากชา เหมือนการทดลองของประพันธ์ (2518) จึงทำให้ความเป็นพิษของกากชาต่อปลากระพงจากการศึกษาในครั้งนี้มีค่าต่ำกว่า

ตารางที่ 16 ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่ความเค็มต่างๆ ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อปลากระพงขาว

ก่อนใส่กากชา	พีเอช	ความเป็นด่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ความเค็ม 0 พีพีที	8.2	110	232	0.23	0.21
ความเค็ม 10 พีพีที	7.6	112	2,336	0.27	0.24
ความเค็ม 20 พีพีที	7.75	110	3,744	0.33	0.36
ความเค็ม 30 พีพีที	7.92	118	5,324	0.31	0.30
หลังใส่กากชา	พีเอช	ความเป็นด่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ความเค็ม 0 พีพีที	8.33-8.45	98-124	212-452	0.23-0.56	0.27-0.40
ความเค็ม 10 พีพีที	8.21-8.71	108-136	2,000-2,452	0.30-0.67	0.24-0.77
ความเค็ม 20 พีพีที	7.88-8.22	92-170	4,000-5,996	0.60-0.87	0.39-0.97
ความเค็ม 30 พีพีที	8.04-8.15	98-152	5,336-5,461	0.68-0.97	0.53-0.94

4. ผลการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสตร์ว่า 10 ที่เลี้ยงในน้ำ ความเค็มต่างกัน ตายครั้งหนึ่งภายใน 48 ชั่วโมง (LC_{50})

4.1 พิษเฉียบพลันของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสตร์ว่า 10 ที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสตร์ว่า 10 ตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ลูกกุ้งขาวแวนนาไม ตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 48 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 80 และ 500 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 80, 115.42, 166.51, 240.22, 346.57 และ 500 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเค็ม 5 พีพีที ต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม น้ำหนักเฉลี่ย 0.11 กรัม ได้ผลการศึกษาดังนี้

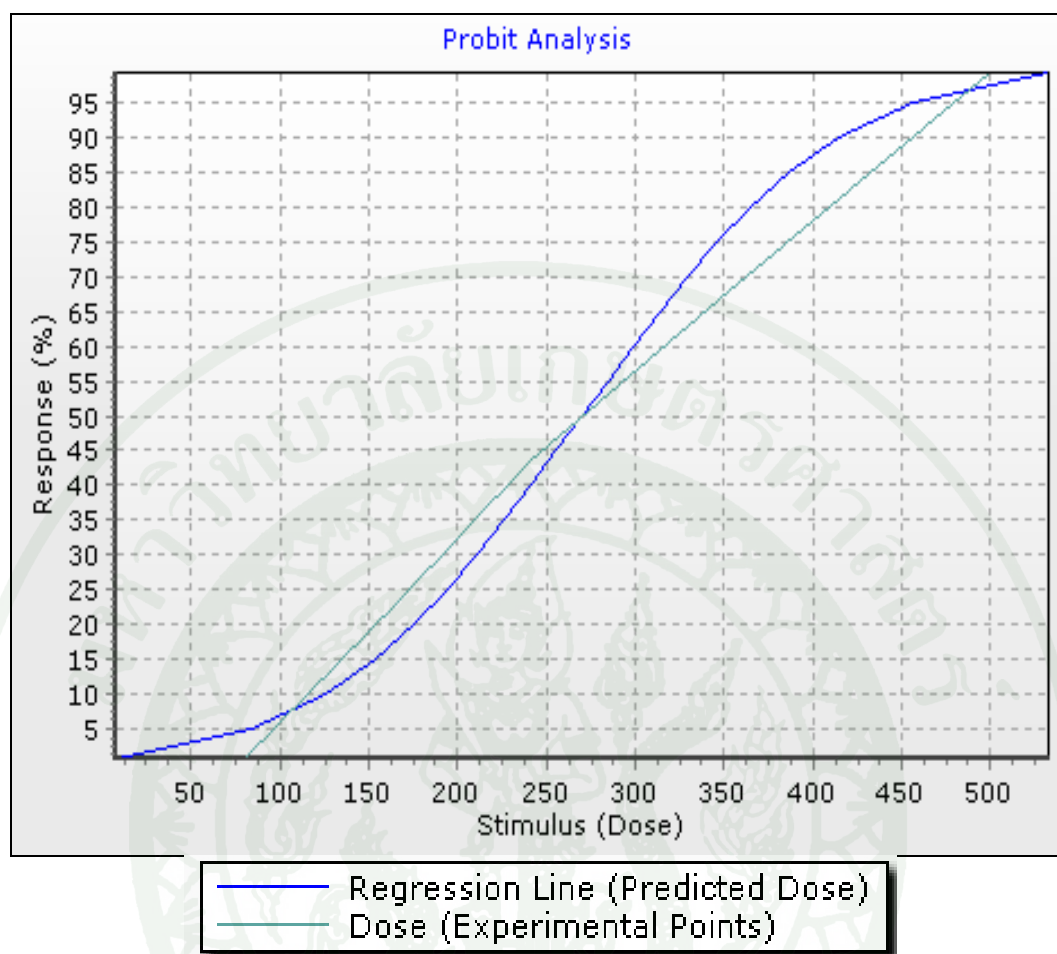
เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไม ที่ระดับความเข้มข้นของกากชา ต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 17 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 80 ไม่พบลูกกุ้งขาวตายเลย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 115.42, 166.51, 240.22, 346.57 และ 500 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งตายเฉลี่ย 10, 13.33, 26.67, 63.33 และ 96.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 80 ไม่พบลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 115.42, 166.51, 240.22, 346.57 และ 500 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 10, 23.33, 43.33, 66.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 17 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไมที่ 48 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 48 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 270.14 พีพีเอ็ม (241.30- 298.99) แสดงไว้ใน ตารางที่ 20 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 14 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ

แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าลูกกุ้งขาวแวนนาไม่ตายเนื่องจาก
ความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 21)

ตารางที่ 17 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไม่ระยะโพสลาอ์ 10 เนื่องจากพิษ
เฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม
5 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
80	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
115.42	24	1	1	1	3	1	10
	48	1	1	1	3	1	10
166.51	24	1	2	2	4	1.33	13.33
	48	2	2	3	7	2.33	23.33
240.22	24	2	3	3	8	2.67	26.67
	48	4	4	5	13	4.33	43.33
346.57	24	6	7	6	19	6.33	63.33
	48	6	7	7	20	6.67	66.67
500	24	9	10	10	29	9.67	96.67
	48	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 14 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่ระดับความเค็ม 5 ฟิพีที

4.2 พืชยับยั้งการงอกของกาบชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาร์ว่า 10 ที่ระดับความเค็ม 15 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกาบชา ที่ไม่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว่า 10 ตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ลูกกุ้งขาวแวนนาไมตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 48 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 120 และ 700 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 120, 170.75, 242.97, 345.73, 491.94 และ 700 พีพีเอ็ม

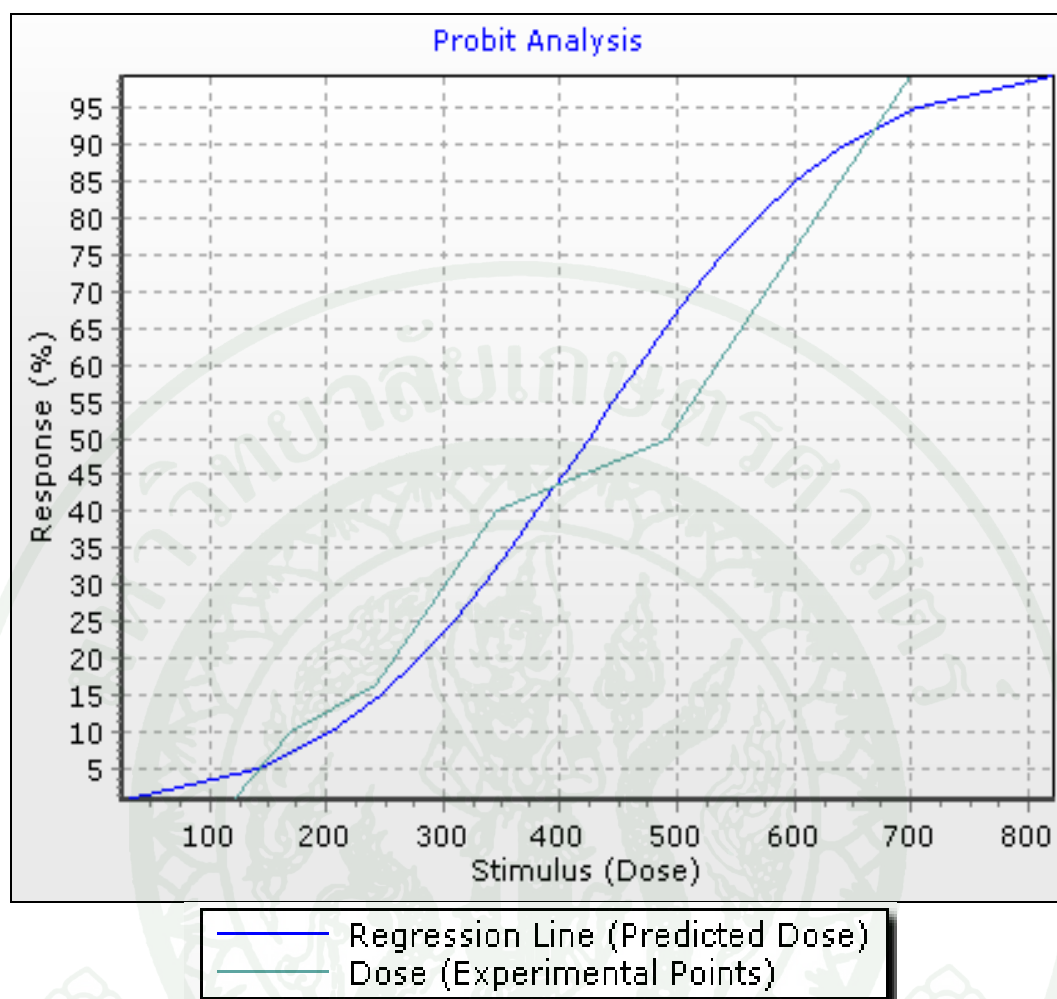
จากการศึกษาพืชยับยั้งการงอกของกาบชา ที่ความเค็ม 15 พีพีที ต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม น้ำหนักเฉลี่ย 0.10 กรัม ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไม ที่ระดับความเข้มข้นของกาบชาต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 18 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 120 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 170.75, 242.97, 345.73, 491.94 และ 700 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งตายเฉลี่ย 10, 13.33, 36.67, 53.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 120 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 170.75, 242.97, 345.73, 491.94 และ 700 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 10, 16.67, 40, 56.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 18 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไมที่ 48 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 48 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 423.99 พีพีเอ็ม (380.26- 467.72) แสดงไว้ในตารางที่ 20 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 15 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกาบชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชโล และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าลูกกุ้งขาวแวนนาไมตายเนื่องจากความเป็นพิษของกาบชา (ตารางที่ 21)

ตารางที่ 18 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสตรัว 10 เนื่องจากพิษ
เฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม
15 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
120	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
170.75	24	1	1	1	3	1	10
	48	1	1	1	3	1	10
242.97	24	1	2	1	4	1.33	13.33
	48	2	2	1	5	1.67	16.67
345.73	24	3	4	4	11	3.67	36.67
	48	4	4	4	12	4	40
491.94	24	5	5	6	16	5.33	53.33
	48	5	6	6	17	5.67	56.67
700	24	10	10	10	30	10	100
	48	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 15 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
สะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่ระดับความเค็ม 15 พีพีที

4.3 พืชยับยั้งการงอกของกาบชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลา รว 10 ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกาบชา ที่ไม่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลา รว 10 ตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ลูกกุ้งขาวแวนนาไมตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 48 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 100 และ 650 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 100, 145.41, 211.43, 307.43, 447.02 และ 650 พีพีเอ็ม

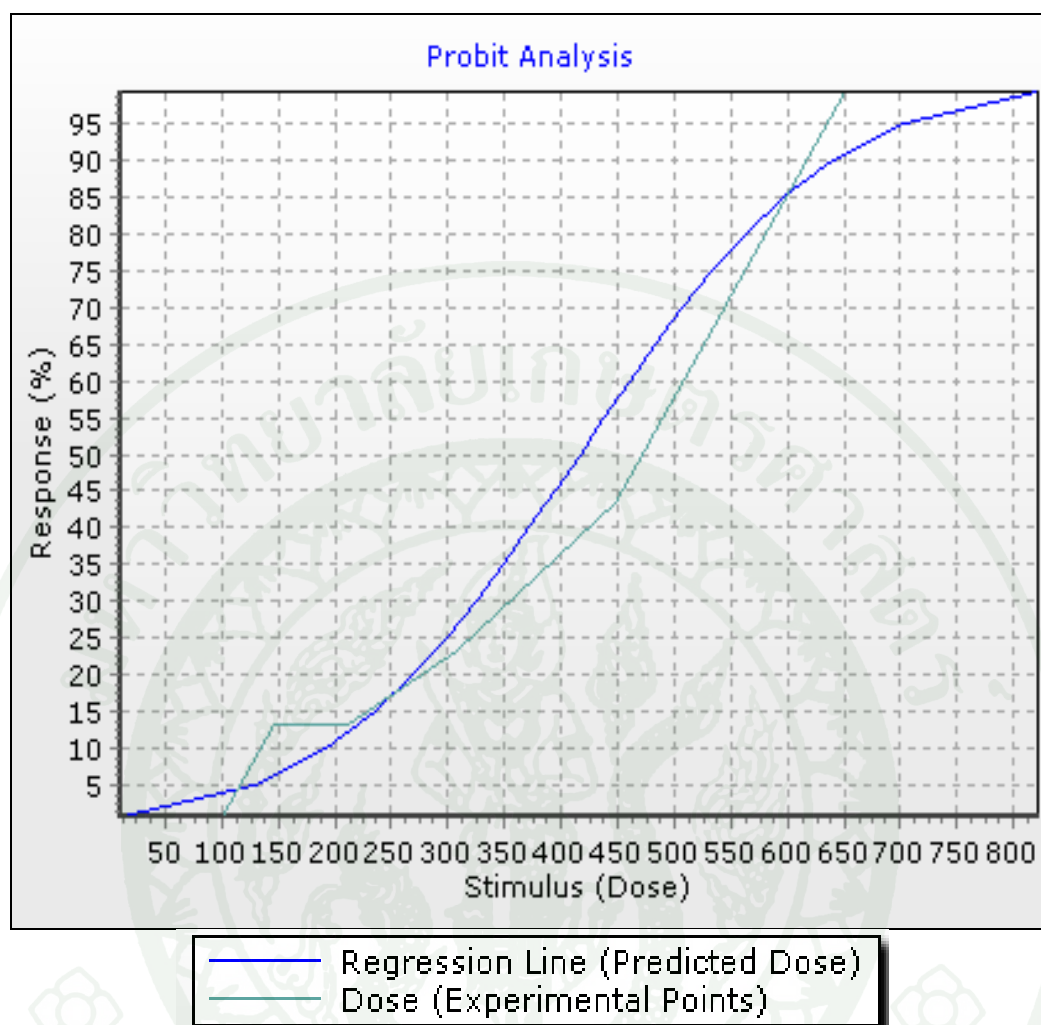
จากการศึกษาพืชยับยั้งการงอกของกาบชา ที่ความเค็ม 30 พีพีที ต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม น้ำหนักเฉลี่ย 0.12 กรัม ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไม ที่ระดับความเข้มข้นของกาบชาต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 19 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 100 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 145.41, 211.43, 307.43, 447.02 และ 650 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งตายเฉลี่ย 13.33, 13.33, 23.33, 36.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 100 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 145.41, 211.43, 307.43, 447.02 และ 650 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 13.33, 16.67, 26.67, 43.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับ

จากตารางที่ 19 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไมที่ 48 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 48 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 416.14 พีพีเอ็ม (371.63- 460.66) แสดงไว้ในตารางที่ 20 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 16 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกาบชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชโล และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าลูกกุ้งขาวแวนนาไมตายเนื่องจากความเป็นพิษของกาบชา (ตารางที่ 21)

ตารางที่ 19 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาอ์ว 10 เนื่องจากพิษ
เฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็ม
30 พีพีที

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
100	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
145.41	24	1	1	2	4	1.33	13.33
	48	1	1	2	4	1.33	13.33
211.43	24	2	1	1	4	1.33	13.33
	48	2	2	1	5	1.67	16.67
307.43	24	2	2	3	7	2.33	23.33
	48	3	2	3	8	2.67	26.67
447.02	24	4	3	4	11	3.67	36.67
	48	5	4	4	13	4.33	43.33
650	24	10	10	10	30	10	100
	48	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 16 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของกิ้งกาววนนาโมระยะโพสลา์ว่า 10 ที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที

ตารางที่ 20 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาړว 10 ที่ระดับความเค็ม 5, 15 และ 30 พีพีที ที่เวลา 48 ชั่วโมง

ระดับความเค็ม (พีพีที)	LC_{50} (พีพีเอ็ม)	ช่วงล่าง (พีพีเอ็ม)	ช่วงบน (พีพีเอ็ม)
5	270.14	241.30	298.99
15	423.99	380.26	467.72
30	416.14	371.63	460.66

เมื่อนำค่าเปอร์เซ็นต์อัตราการตายสะสมที่ 48 ชั่วโมง ไปวิเคราะห์ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาړว 10 ตายครั้งหนึ่ง ที่ 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเค็มต่างกัน 5, 15 และ 30 พีพีที ผลที่ได้แสดงไว้ในตารางที่ 17 พบว่า ค่า LC_{50} ของกากชา ที่ระดับความเค็ม 15 พีพีที มีค่ามากที่สุด และที่ระดับความเค็ม 30 พีพีที มีค่าน้อยลง ตามลำดับ ซึ่งแสดงได้ว่า ความเค็มมีผลต่อความเป็นพิษของกากชา ยิ่งที่ระดับความเค็มสูง ความเป็นพิษของกากชาที่จะสูงตามไปด้วย ความเค็มของน้ำที่เพิ่มขึ้น จะทำให้พิษของชาโปนิรินแรงขึ้น เนื่องจากชาโปนิรินมีสูตรโครงสร้างใกล้เคียงกับสารกลุ่ม Cardiolglycoside ซึ่งมีผลต่อการทำลายโซเดียมของสัตว์น้ำ และเมื่อความเค็มเพิ่มขึ้น สัตว์น้ำสูญเสียการปรับสมดุลในร่างกายเร็วกว่าเมื่ออยู่ในน้ำมีความเค็มต่ำ (ประพันธ์, 2524, Deetae, 1979 อ้างโดย ธนาภรณ์, 2524) แต่ที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที ค่า LC_{50} ของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาړว 10 มีค่าน้อยที่สุด เนื่องมาจากที่ความเค็มต่ำ มีผลทำให้การปรับสมดุลของกุ้งมีประสิทธิภาพน้อยลงเมื่อเทียบกับกุ้งที่เลี้ยงในความเค็มปกติ ทำให้กุ้งอ่อนแอกว่าที่ความเค็มปกติ เพราะความเค็มที่เหมาะสมกับการเพาะเลี้ยงกุ้งขาว อยู่ระหว่าง 25-30 พีพีที (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) แต่ที่ทำการศึกษาค่า LC_{50} ของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาړว 10 ที่ระดับความเค็ม 5 พีพีที เนื่องจากว่าปัจจุบันมีการเพาะเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมที่ความเค็มต่างๆ ตั้งแต่ความเค็มปกติถึงความเค็มต่ำ (5-30 พีพีที)

ความเป็นพิษของกากชาต่อลูกกุ้งขาวจากการทดลองในครั้งนี้ มีความสอดคล้องกับ นิตยา (2523) ซึ่งได้รายงานค่า LC_{50} ของกากชาต่อลูกกุ้งก้ามกราม มีค่าเท่ากับ 312.87 พีพีเอ็ม ระดับความเค็ม 0 พีพีที ที่ 24 ชั่วโมง แต่ที่มีค่า LC_{50} มากกว่า อาจจะเป็นเนื่องมาจากการทดลองที่ 4 ชั่วโมง จึงต้องใช้ความเข้มข้นที่มากกว่าการทดลองที่ใช้ระยะเวลาที่นานกว่า (48 ชั่วโมง) ดังเช่นการทดลองในครั้งนี้ และความเค็มที่สูงกว่า (5 พีพีที) ค่า LC_{50} ของการทดลองในครั้งนี้ จึงต่ำกว่า

ตารางที่ 21 ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากชาที่ความเค็มต่างๆ ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม
ระยะโพลาร์ว่า 10

ก่อนใส่กากชา	พีเอช	ความเป็นด่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ความเค็ม 5 พีพีที	7.85	118	1,348	0.36	0.07
ความเค็ม 15 พีพีที	7.71	106	4,196	0.37	0.07
ความเค็ม 30 พีพีที	7.51	90	7,524	0.33	0.09
หลังใส่กากชา	พีเอช	ความเป็นด่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ความเค็ม 5 พีพีที	8.0-8.12	70-134	840-1,376	0.30-0.89	0.17-0.75
ความเค็ม 15 พีพีที	7.93-8.24	50-108	1,600-3,884	0.40-0.92	0.19-0.86
ความเค็ม 30 พีพีที	7.92-8.01	52-96	2,824-7,916	0.37-0.89	0.16-0.94

ตารางที่ 22 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อสัตว์ทดลองแต่ละชนิด ที่ระดับความเค็มต่างกัน

สัตว์ทดลอง	ค่า LC_{50} (พีพีเอ็ม)
หอยจิ้งก ความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีเอ็ม	65.98, 54.73 และ 44.18
ปลานิล ความเค็ม 0, 5 และ 10 พีพีเอ็ม	26.69, 17.99 และ 9.4
ปลากระพงขาว ความเค็ม 0, 10, 20 และ 30 พีพีเอ็ม	9.32, 8.28, 5.3 และ 3.02
กุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาาร์วา 10 ความเค็ม 5, 15 และ 30 พีพีเอ็ม	270.14, 423.99 และ 416.14

ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลากระพงขาวน้อยที่สุด และค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลานิลกับปลากระพงขาว มีค่าใกล้เคียงกัน แสดงไว้ในตารางที่ 22 เมื่อเปรียบเทียบพิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลานิล และปลากระพงขาว พบว่า การที่ปลากระพงขาวซึ่งใช้เป็นตัวแทนของปลาน้ำกร่อยมีความทนทานต่อกากชาได้น้อยกว่าปลานิล ซึ่งเป็นปลาน้ำจืด อาจเนื่องมาจากความเค็มของน้ำทะเลเข้ามาเกี่ยวข้อง (Deetae, 1979) และอาจจะเนื่องมาจากความแตกต่างของการปรับสมดุลของน้ำและเกลือแร่ของปลาน้ำจืดและปลาน้ำกร่อย (Richard, 1976) จากพฤติกรรมของปลาทั้ง 2 ชนิด ประมาณและประไพโพธิ์ (2520) ให้เหตุผลว่าเพื่อดึงเอาออกซิเจนจากน้ำไปใช้ให้มากที่สุด ดังนั้นอาการเปิดกระพุ้งแก้มเร็วขึ้นที่ปรากฏกับปลาทั้ง 2 ชนิด จึงน่าจะแสดงถึงภาวะที่ต้องการออกซิเจน ทั้งนี้การขาดออกซิเจน อาจเนื่องมาจากสารซาโปนิน มีคุณสมบัติทำให้เม็ดเลือดแตก (haemolysis) (Alstead, 1938; Sollmann, 1964; Chopra *et al.*, 1965) ปริมาณเม็ดเลือดแดงจึงลดน้อยลงไม่เพียงพอที่จะขนส่งออกซิเจนไปยังเซลล์ต่างๆของร่างกายได้ส่วนค่า LC_{50} ของกากชาต่อหอยจิ้งก และกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาาร์วา 10 มีค่ามาก เนื่องจากหอยจิ้งก และลูกกุ้งขาวแวนนาไม มีน้ำเลือดที่เรียกว่า ฮีโมลิมพ์ (haemolymph) เป็นของเหลวไม่มีสี หรือสีฟ้าอ่อน มีทองแดง และฮีโมไซยานิน (haemocyanin) เป็นส่วนประกอบ แต่ที่ค่า LC_{50} ของกากชาต่อหอยจิ้งก มีค่าน้อยกว่า ค่า LC_{50} ของลูกกุ้งขาวแวนนาไม อาจจะเนื่องมาจากสารซาโปนินก่อให้เกิดความระคายเคืองต่อผิว mucus membrane (Sollman, 1964; Anon, 1968) mucus cell หรือเซลล์ต่อมเมือก จึงสร้างและขับเมือกออกมาทำให้เกิดการแลกเปลี่ยนก๊าซไม่ปกตินอกจากนั้น สารซาโปนินทำให้เกิดอาการสั่น กระตุกอย่างรุนแรง ต่อมากล้ามเนื้ออ่อนเพลียและเป็นอัมพาต (paralysis) นอกจากนี้ ยังมีผลต่อศูนย์ประสาทที่ควบคุมการหายใจ

5. ผลการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้หอยจิ้งก ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 25 พีพีที ที่พีเอช ต่างๆกัน ตายครึ่งหนึ่งภายใน 96 ชั่วโมง (LC_{50})

5.1 พิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจิ้งกที่พีเอช 7.5

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้หอยจิ้งกตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้หอยจิ้งกตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 96 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 20 และ 80 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 20, 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 7.5 ต่อหอยจิ้งก น้ำหนักเฉลี่ย 0.81 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.1 เซนติเมตร ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งกที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 23 โดยในช่วงเวลาที่ 24 และ 48 ชั่วโมง ที่ทุกระดับความเข้มข้น ไม่มีหอยตาย ในช่วงเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 พีพีเอ็ม ไม่พบหอยตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยจิ้งกตายเฉลี่ย 10, 13.33, 13.33, 16.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 พีพีเอ็ม ไม่มีหอยจิ้งกตาย ส่วนที่ระดับความเข้มข้น 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยจิ้งกตายเฉลี่ย 13.33, 36.67, 70, 80 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 23 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งกที่ 96 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 96 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 42.39 พีพีเอ็ม (38.57-46.21) แสดงไว้ในตารางที่ 26 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 17 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ใน

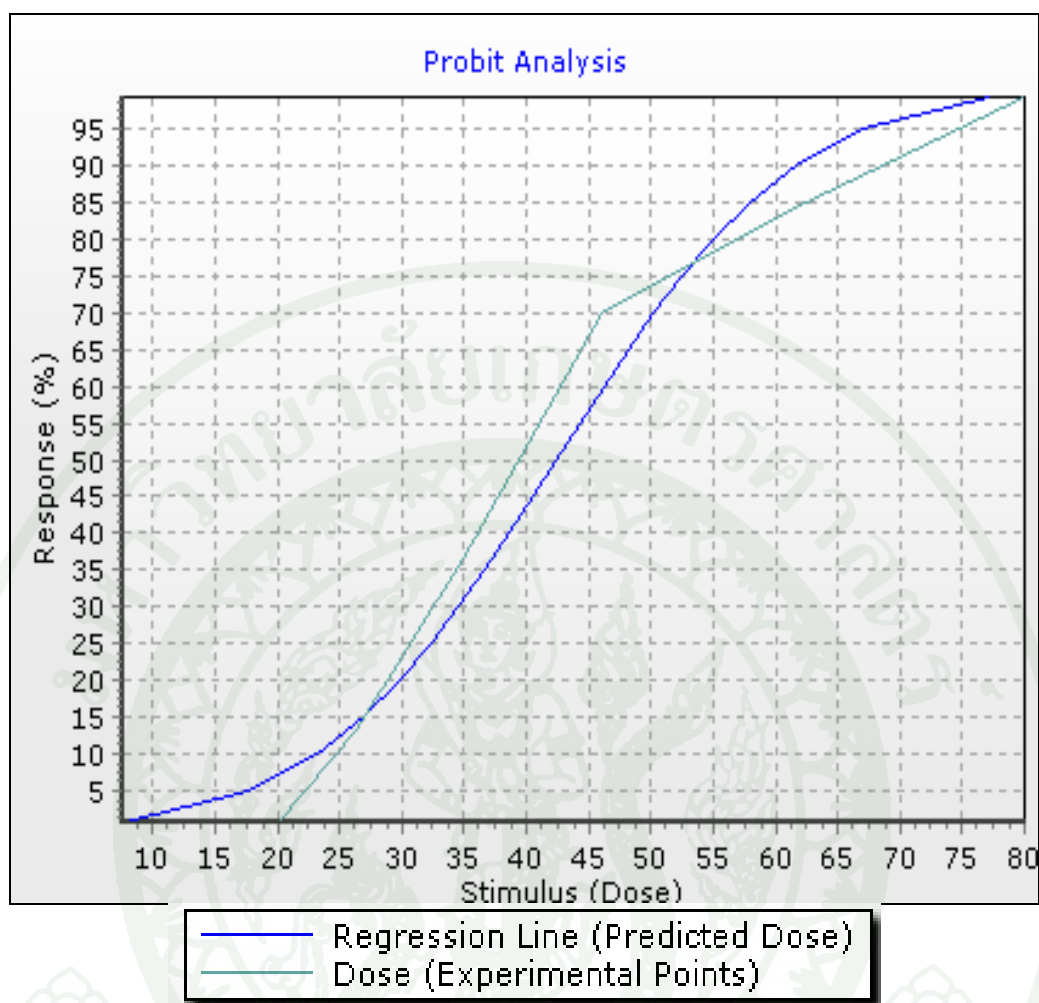
กลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าหอยจั่นกตายนี้นอกจากความเครียดของกากชา (ตารางที่ 27)

ตารางที่ 23 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจั่นกตายนี้นอกจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง ที่พีเอช 7.5

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนหอยจั่น			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
20	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
26.39	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	1	1	3	1	10
	96	1	1	2	4	1.33	13.33
34.82	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	1	2	4	1.33	13.33
	96	3	4	4	11	3.67	36.67

ตารางที่ 23 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
45.95	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	2	1	4	1.33	13.33
	96	7	7	7	21	7	70
60.63	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	2	2	5	1.67	16.67
	96	8	8	8	24	8	80
80	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	10	10	10	30	10	100
	96	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 17 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
สะสมของหอยจิ้งก ที่พีเอช 7.5

5.2 พืชยับยั้งของกากชาต่อหอยจืดที่พีเอช 8

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้หอยจืดตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้หอยจืดตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 96 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 20 และ 80 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 20, 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพืชยับยั้งของกากชา ที่พีเอช 8 ต่อหอยจืด น้ำหนักเฉลี่ย 0.83 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.3 เซนติเมตร ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืดที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 24 โดยในช่วงเวลาที่ 24 และ 48 ชั่วโมง ที่ทุกระดับความเข้มข้น ไม่มีหอยจืดตาย ในช่วงเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 พีพีเอ็ม ไม่พบหอยตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยจืดตายเฉลี่ย 10, 13.33, 13.33, 16.67 และ 23.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 พีพีเอ็ม ไม่มีหอยจืดตาย ส่วนที่ระดับความเข้มข้น 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยจืดตายเฉลี่ย 13.33, 33.33, 60, 76.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

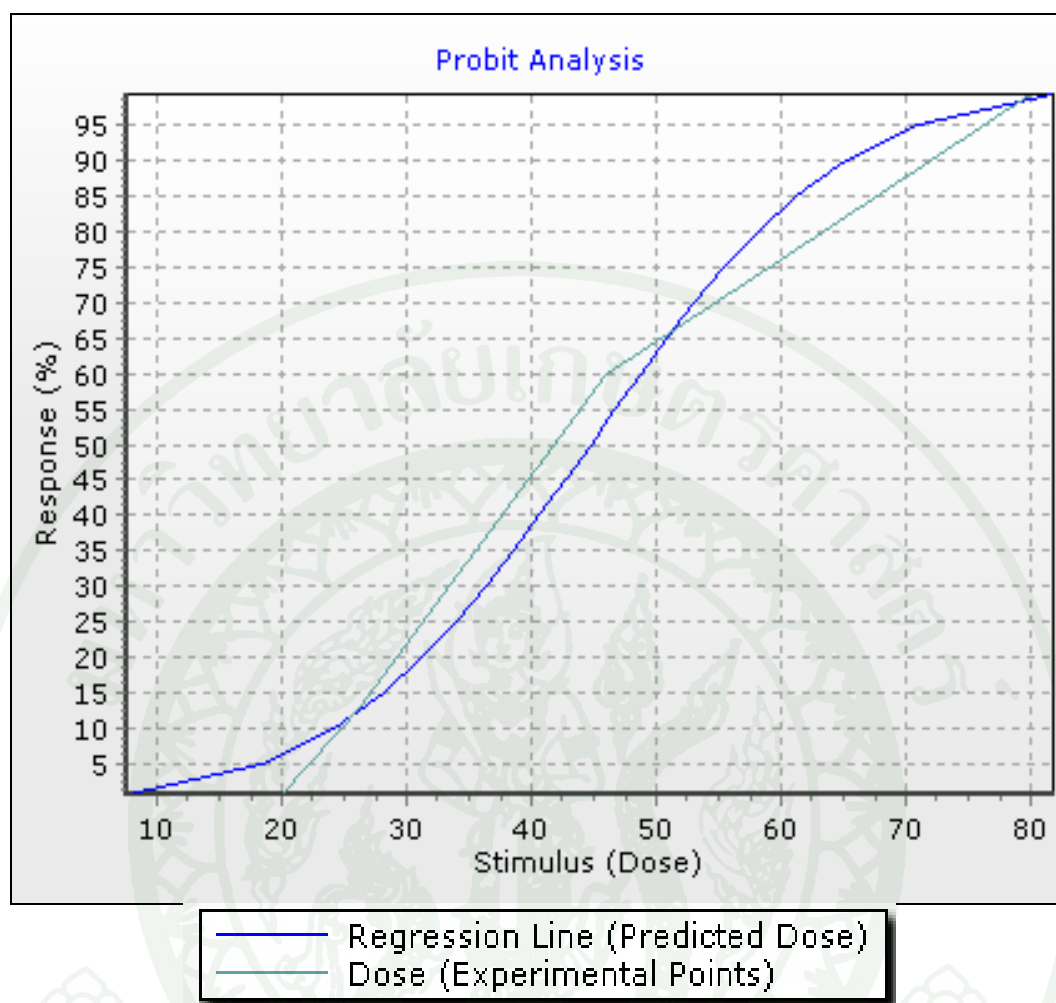
จากตารางที่ 24 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืดที่ 96 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 96 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 44.66 พีพีเอ็ม (40.58-48.73) แสดงไว้ในตารางที่ 26 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 18 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าหอยจืดตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 27)

ตารางที่ 24 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งก่ เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง ที่พีเอช 8

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
20	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
26.39	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	1	1	3	1	10
	96	1	1	2	4	1.33	13.33
34.82	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	1	2	4	1.33	13.33
	96	3	3	4	10	3.33	33.33

ตารางที่ 24 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
45.95	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	1	2	4	1.33	13.33
	96	6	6	6	18	6	60
60.63	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	2	2	5	1.67	16.67
	96	7	8	8	23	7.67	76.67
80	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	3	2	2	7	2.33	23.33
	96	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 18 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
สะสมของหอยจิ้งก ที่พีเอช 8

5.3 พืชยับยั้งของกากชาต่อหอยจืดที่พีเอช 8.5

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้หอยจืดตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้หอยจืดตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 96 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 20 และ 80 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 20, 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพืชยับยั้งของกากชา ที่พีเอช 8.5 ต่อหอยจืด น้ำหนักเฉลี่ย 0.81 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.4 เซนติเมตร ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืดที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 25 โดยในช่วงเวลาที่ 24 และ 48 ชั่วโมง ที่ทุกระดับความเข้มข้น ไม่มีหอยจืดตาย ในช่วงเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0, 20 และ 26.39 พีพีเอ็ม ไม่พบหอยตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยจืดตายเฉลี่ย 10, 13.33, 16.67 และ 20 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 96 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 20 พีพีเอ็ม ไม่มีหอยจืดตาย ส่วนที่ระดับความเข้มข้น 26.39, 34.82, 45.95, 60.63 และ 80 พีพีเอ็ม มีหอยจืดตายเฉลี่ย 10, 26.67, 53.33, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

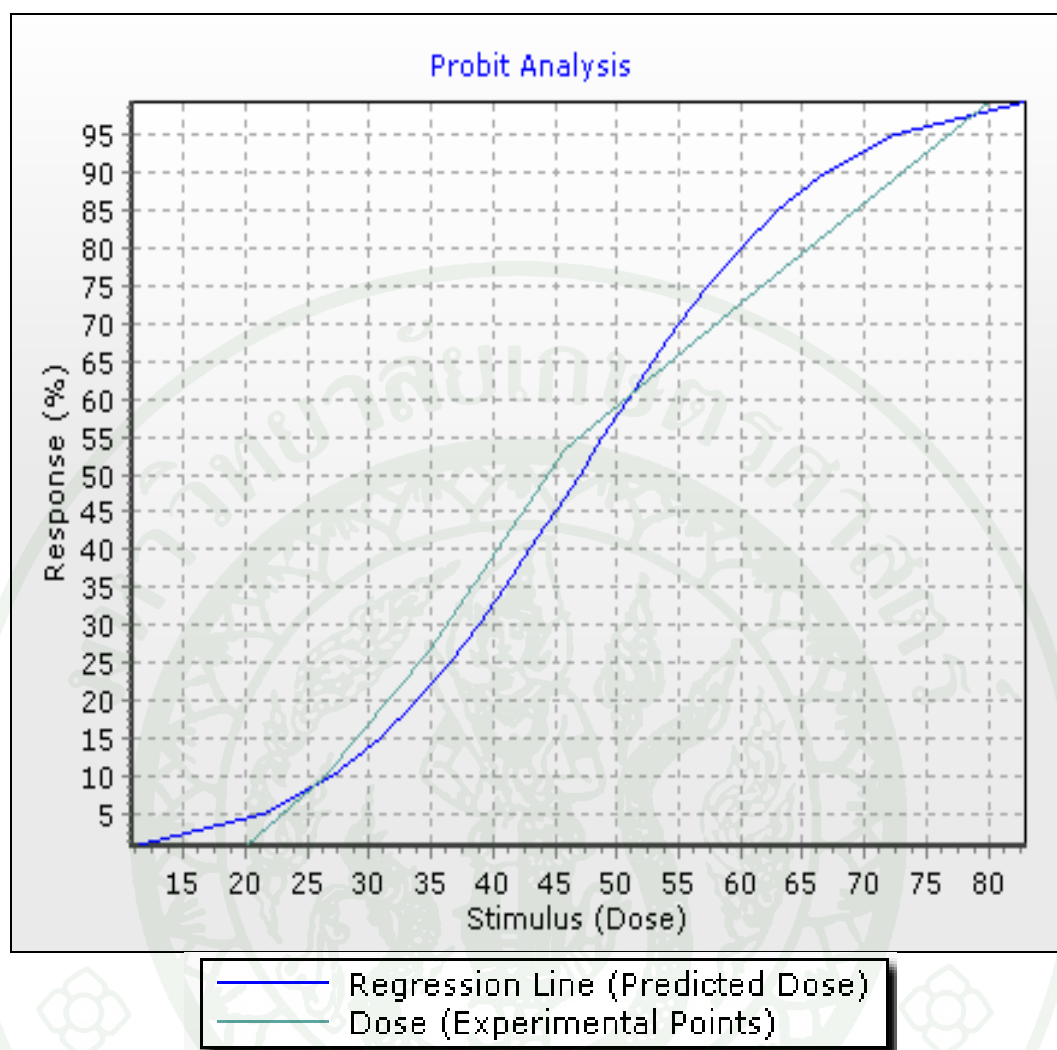
จากตารางที่ 25 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจืดที่ 96 ชั่วโมง มาคำนวณ โดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 96 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 46.93 พีพีเอ็ม (42.96-50.89) แสดงไว้ในตารางที่ 26 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิท แสดงไว้ในภาพที่ 19 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าหอยจืดตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 27)

ตารางที่ 25 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของหอยจิ้งก่ เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 96 ชั่วโมง ที่พีเอช 8.5

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
20	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	0	0	0	0	0	0
26.39	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
	96	1	1	1	3	1	10
34.82	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	1	1	1	3	1	10
	96	3	2	3	8	2.67	26.67

ตารางที่ 25 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
45.95	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	2	1	1	4	1.33	13.33
	96	5	5	6	16	5.33	53.33
60.63	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	2	1	2	5	1.67	16.67
	96	7	7	8	22	7.33	73.33
80	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	2	2	2	6	2	20
	96	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 19 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
สะสมของหอยจิ้งก ที่พีเอช 8.5

ตารางที่ 26 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อหอยขึ้นก ที่พีเอช ต่างๆกัน ระดับความเค็ม 25 พีพีที ที่เวลา 96 ชั่วโมง

พีเอช	LC_{50} (พีพีเอ็ม)	ช่วงล่าง (พีพีเอ็ม)	ช่วงบน (พีพีเอ็ม)
7.5	42.39	38.57	46.21
8	44.66	40.58	48.73
8.5	46.93	42.96	50.89

เมื่อนำค่าเปอร์เซ็นต์อัตราการตายสะสมที่ 96 ชั่วโมง ไปวิเคราะห์ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้หอยขึ้นกตายครั้งหนึ่ง ที่ 96 ชั่วโมง ที่พีเอชต่างกัน 7.5, 8 และ 8.5 ผลที่ได้แสดงไว้ในตารางที่ 26 พบว่าค่า LC_{50} ของกากชา ที่พีเอช 7.5 มีค่าน้อยที่สุด และที่พีเอช 8 และ 8.5 มีค่ามากขึ้น ตามลำดับ ซึ่งแสดงได้ว่า เมื่อพีเอชต่ำ ความเป็นพิษของกากชาจะมากขึ้น แต่ค่า LC_{50} ของกากชา ที่พีเอช 3 ระดับ ที่ทำการศึกษาค้างนี้ไม่แตกต่างกันมากนัก ซึ่งพีเอชมีผลต่อความเป็นพิษของกากชาเพียงเล็กน้อยเท่านั้น

ตารางที่ 27 ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากขาที่พีเอชต่างๆ กัน ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากขาต่อหอยจู้нк

ก่อนใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นด่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
พีเอช 7.5	7.51	154	6,584	0.30	0.23
พีเอช 8	8.01	118	7,600	0.29	0.28
พีเอช 8.5	8.50	100	6,716	0.21	0.19
หลังใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นด่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
พีเอช 7.5	7.97-8.03	172-204	5,996-7,760	0.33-0.86	0.28-0.49
พีเอช 8	8.07-8.18	102-152	6,280-7,796	0.32-0.87	0.34-0.83
พีเอช 8.5	8.19-8.27	132-214	7,556-10,412	0.29-0.91	0.38-0.96

6. ผลการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้ปลานิล ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 0 พีพีที ที่พีเอช ต่างๆกัน ตายครึ่งหนึ่งภายใน 72 ชั่วโมง (LC_{50})

6.1 พิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลานิลที่พีเอช 7.5

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลานิลตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลานิลตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 10 และ 20 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตรฐานส่วนลอกการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 10, 11.49, 13.19, 15.16, 17.41 และ 20 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 7.5 ต่อปลานิล น้ำหนักเฉลี่ย 1.22 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.1 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

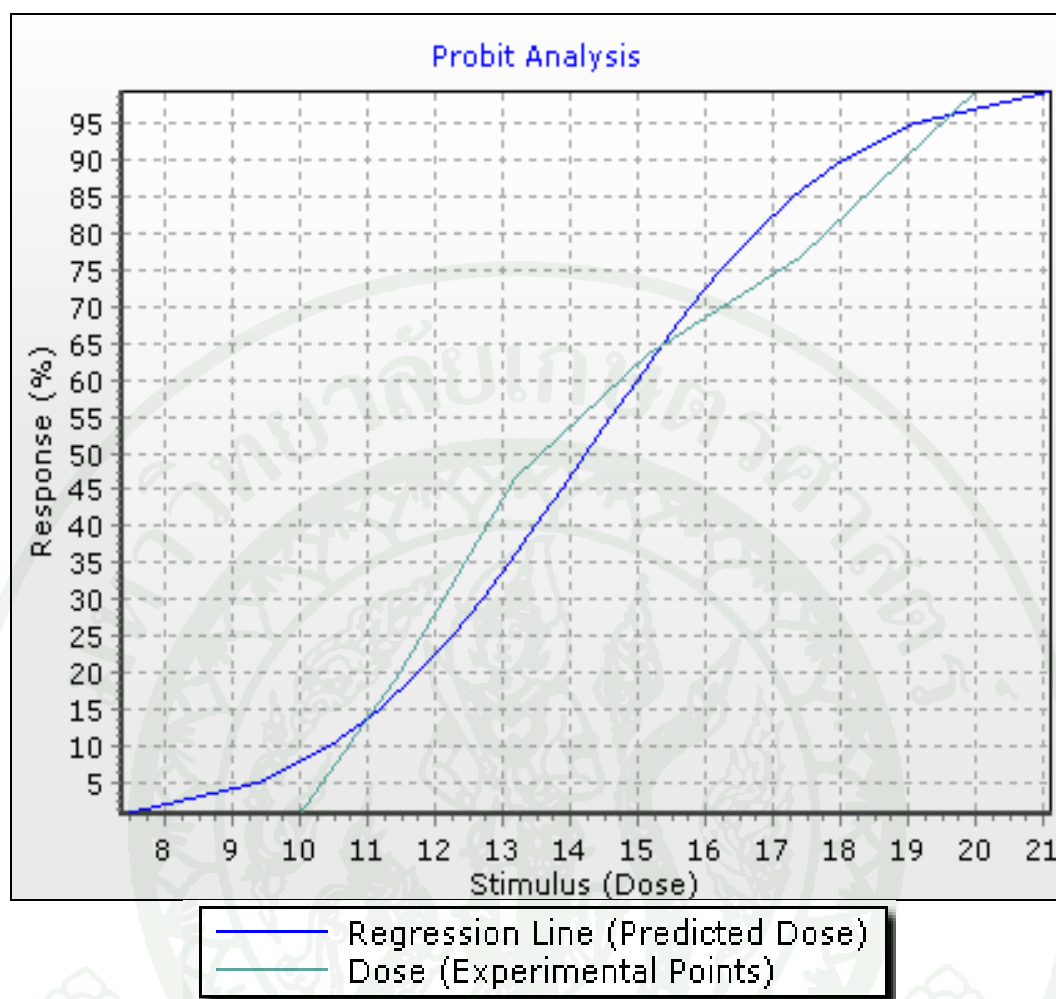
เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 28 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 11.49, 13.19, 15.16, 17.41 และ 20 พีพีเอ็มมีปลานิลตายเฉลี่ย 16.67, 40, 53.33, 73.33 และ 96.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 11.49, 13.19, 15.16, 17.41 และ 20 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 20, 46.67, 63.33, 76.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 11.49, 13.19, 15.16, 17.41 และ 20 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 20, 46.67, 63.33, 76.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 28 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณ โดย วิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 14.26 พีพีเอ็ม (13.50- 15.01) แสดงไว้ในตารางที่ 31 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิท แสดงไว้ในภาพที่ 20 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ได้แก่ พีเอชความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำทั้งก่อนและหลังการเติมกากชามีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่า

แอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลอง
ยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลานิลตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 32)

ตารางที่ 28 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความ
เข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่พีเอช 7.5

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
10	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
11.49	24	1	2	2	5	1.67	16.67
	48	1	2	3	6	2	20
	72	1	2	3	6	2	20
13.19	24	3	5	4	12	4	40
	48	4	5	5	14	4.67	46.67
	72	4	5	5	14	4.67	46.67
15.16	24	5	6	5	16	5.33	53.33
	48	6	6	7	19	6.33	63.33
	72	6	6	7	19	6.33	63.33
17.41	24	7	8	7	22	7.33	73.33
	48	7	8	8	23	7.67	76.67
	72	7	8	8	23	7.67	76.67
20	24	9	10	10	29	9.67	96.67
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 20 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกาชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของปลานิล ที่พีเอช 7.5

6.2 พืชยับยั้งของกากชาต่อปลานิลที่พีเอช 8

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลานิลตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลานิลตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 10 และ 20 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 10, 11.49, 13.19, 15.16, 17.41 และ 20 พีพีเอ็ม

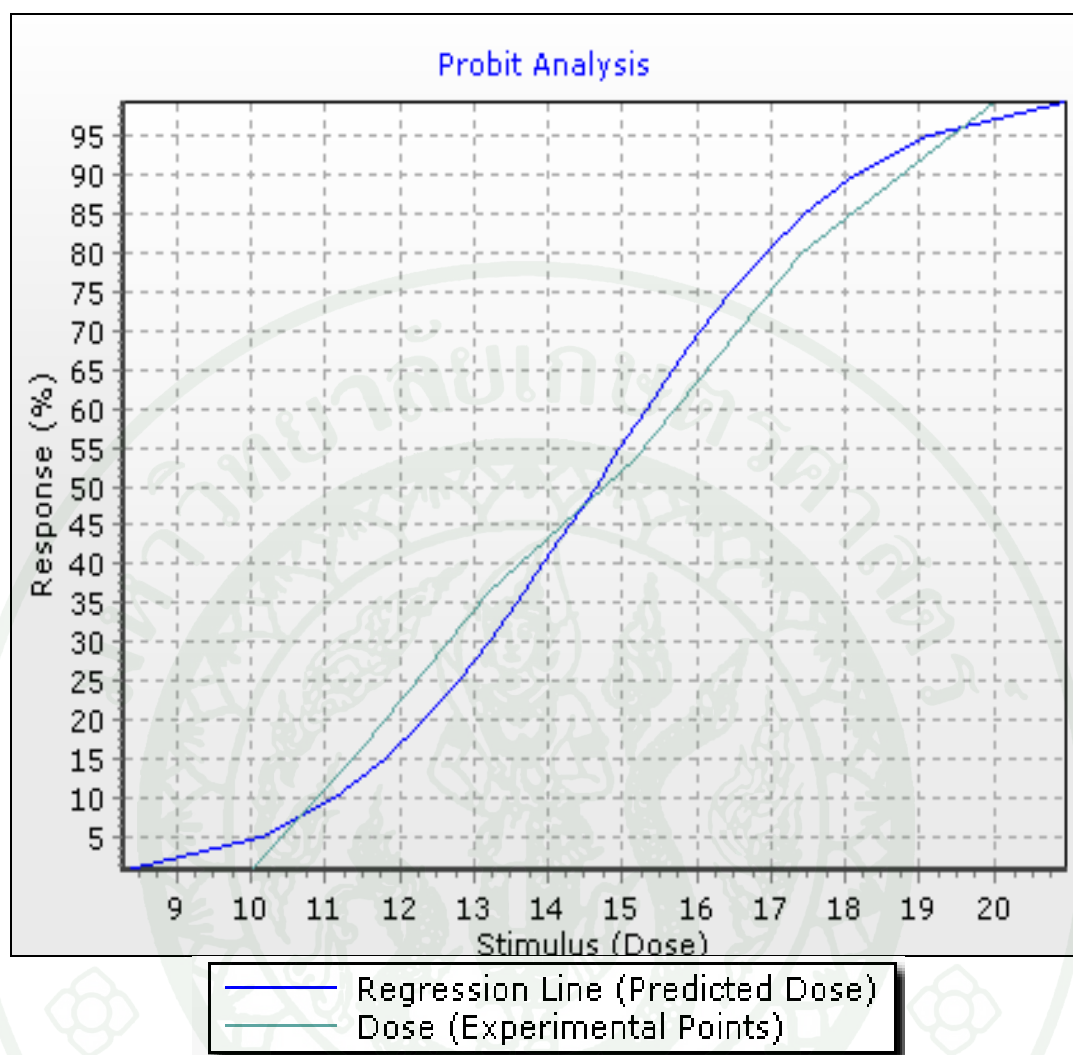
จากการศึกษาพืชยับยั้งของกากชา ที่พีเอช 8 ต่อปลานิล น้ำหนักเฉลี่ย 1.2 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.1 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 29 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 11.49, 13.19, 15.16, 17.41 และ 20 พีพีเอ็มมีปลานิลตายเฉลี่ย 13.33, 30, 46.67, 66.67 และ 86.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 11.49, 13.19, 15.16, 17.41 และ 20 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 16.67, 36.67, 53.33, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 11.49, 13.19, 15.16, 17.41 และ 20 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 16.67, 36.67, 53.33, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 29 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 14.62 พีพีเอ็ม (13.93- 15.32) แสดงไว้ในตารางที่ 31 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 21 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลานิลตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 32)

ตารางที่ 29 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่พีเอช 8

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
10	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
11.49	24	1	2	1	4	1.33	13.33
	48	1	2	2	5	1.67	16.67
	72	1	2	2	5	1.67	16.67
13.19	24	2	4	3	9	3	30
	48	3	4	4	11	3.67	36.67
	72	3	4	4	11	3.67	36.67
15.16	24	4	5	5	14	4.67	46.67
	48	5	5	6	16	5.33	53.33
	72	5	5	6	16	5.33	53.33
17.41	24	6	7	7	20	6.67	66.67
	48	7	8	7	22	7.33	73.33
	72	7	8	7	22	7.33	73.33
20	24	8	9	9	26	8.67	86.67
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 21 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
สะสมของปลานิล ที่พีเอช 8

6.3 พืชยับยั้งของกากชาต่อปลานิลที่พีเอช 8.5

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลานิลตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลานิลตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 10 และ 25 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 10, 12.01, 14.43, 17.33, 20.81 และ 25 พีพีเอ็ม

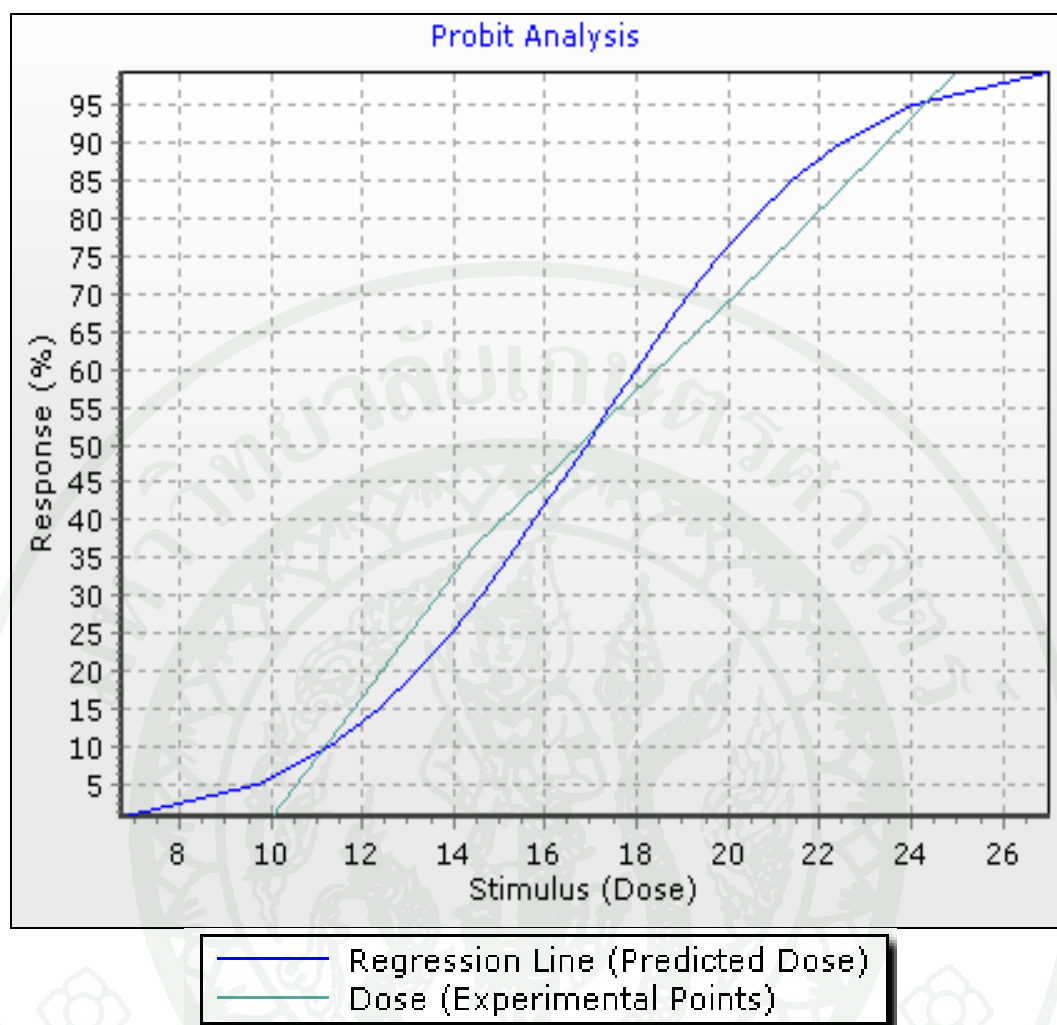
จากการศึกษาพืชยับยั้งของกากชา ที่พีเอช 8.5 ต่อปลานิล น้ำหนักเฉลี่ย 1.3 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 30 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 12.01, 14.43, 17.33, 20.81 และ 25 พีพีเอ็มมีปลานิลตายเฉลี่ย 6.67, 10, 13.33, 23.33 และ 63.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 12.01, 14.43, 17.33, 20.81 และ 25 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 16.67, 36.67, 53.33, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 10 ไม่มีปลานิลตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 12.01, 14.43, 17.33, 20.81 และ 25 พีพีเอ็ม มีปลานิลตายเฉลี่ย 16.67, 36.67, 53.33, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 30 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิลที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณ โดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 16.88 พีพีเอ็ม (15.77- 17.99) แสดงไว้ในตารางที่ 31 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 22 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลานิลตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 32)

ตารางที่ 30 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลานิล เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่พีเอช 8.5

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
10	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
12.01	24	0	1	1	2	0.67	6.67
	48	1	2	2	5	1.67	16.67
	72	1	2	2	5	1.67	16.67
14.43	24	1	1	1	3	1	10
	48	3	4	4	11	3.67	36.67
	72	3	4	4	11	3.67	36.67
17.33	24	1	2	1	4	1.33	13.33
	48	5	5	6	16	5.33	53.33
	72	5	5	6	16	5.33	53.33
20.81	24	2	2	3	7	2.33	23.33
	48	7	7	8	22	7.33	73.33
	72	7	7	8	22	7.33	73.33
25	24	7	6	6	19	6.33	63.33
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 22 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกาชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของปลานิล ที่พีเอช 8.5

ตารางที่ 31 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลานิล ที่พีเอช ต่างๆกัน ระดับความเค็ม 0 พีพีที ที่เวลา 72 ชั่วโมง

พีเอช	LC_{50} (พีพีเอ็ม)	ช่วงล่าง (พีพีเอ็ม)	ช่วงบน (พีพีเอ็ม)
7.5	14.26	13.50	15.01
8	14.62	13.93	15.32
8.5	16.88	15.77	17.99

เมื่อนำค่าเปอร์เซ็นต์อัตราการตายสะสมที่ 72 ชั่วโมง ไปวิเคราะห์ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้ปลานิลตายครั้งหนึ่ง ที่ 72 ชั่วโมง ที่พีเอชต่างกัน 7.5, 8 และ 8.5 ผลที่ได้แสดงไว้ในตารางที่ 31 พบว่าค่า LC_{50} ของกากชา ที่พีเอช 7.5 มีค่าน้อยที่สุด และที่พีเอช 8 และ 8.5 มีค่ามากขึ้น ตามลำดับ ซึ่งแสดงได้ว่า เมื่อน้ำมีพีเอชต่ำ ความเป็นพิษของกากชาจะเพิ่มขึ้น แต่ค่า LC_{50} ของกากชา ที่พีเอชต่างกัน 3 ระดับ ในครั้งนี้ไม่แตกต่างกันมากนัก อาจจะเนื่องจากระดับพีเอชในแต่ละกลุ่มทดลองมีความแตกต่างกันเพียง 0.5 เท่านั้น

ตารางที่ 32 ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากขาที่พีเอชต่างๆ กัน ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากขาต่อปลานิล

ก่อนใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นต่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
พีเอช 7.5	7.52	90	240	0.26	0.11
พีเอช 8	8.01	112	188	0.32	0.13
พีเอช 8.5	8.51	124	116	0.36	0.16
หลังใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นต่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
พีเอช 7.5	7.89-8.04	110-138	248-396	0.36-0.87	0.30-0.51
พีเอช 8	7.93-8.17	120-138	176-244	0.41-0.83	0.25-0.71
พีเอช 8.5	8.13-8.27	160-184	192-300	0.39-0.85	0.19-0.62

7. ผลการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้ปลากระพงขาว ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 25 พีพีที ที่พีเอชต่างกัน ตายครั้งหนึ่งใน 72 ชั่วโมง (LC_{50})

7.1 พิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลากระพงขาวที่พีเอช 7.5

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลากระพงขาวตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลากระพงขาวตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 1 และ 9 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 1, 1.55, 2.41, 3.74, 5.8 และ 9 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 7.5 ต่อปลากระพงขาว น้ำหนักเฉลี่ย 1.32 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.1 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 33 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.55, 2.41, 3.74, 5.8 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 10, 16.67, 36.67, 56.67 และ 96.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.55, 2.41, 3.74, 5.8 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 13.33, 26.67, 46.67, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.55, 2.41, 3.74, 5.8 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 13.33, 26.67, 46.67, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 33 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 4.12 พีพีเอ็ม (3.57- 4.67) แสดงไว้ในตารางที่ 36 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิท แสดงไว้ในภาพที่ 23 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ

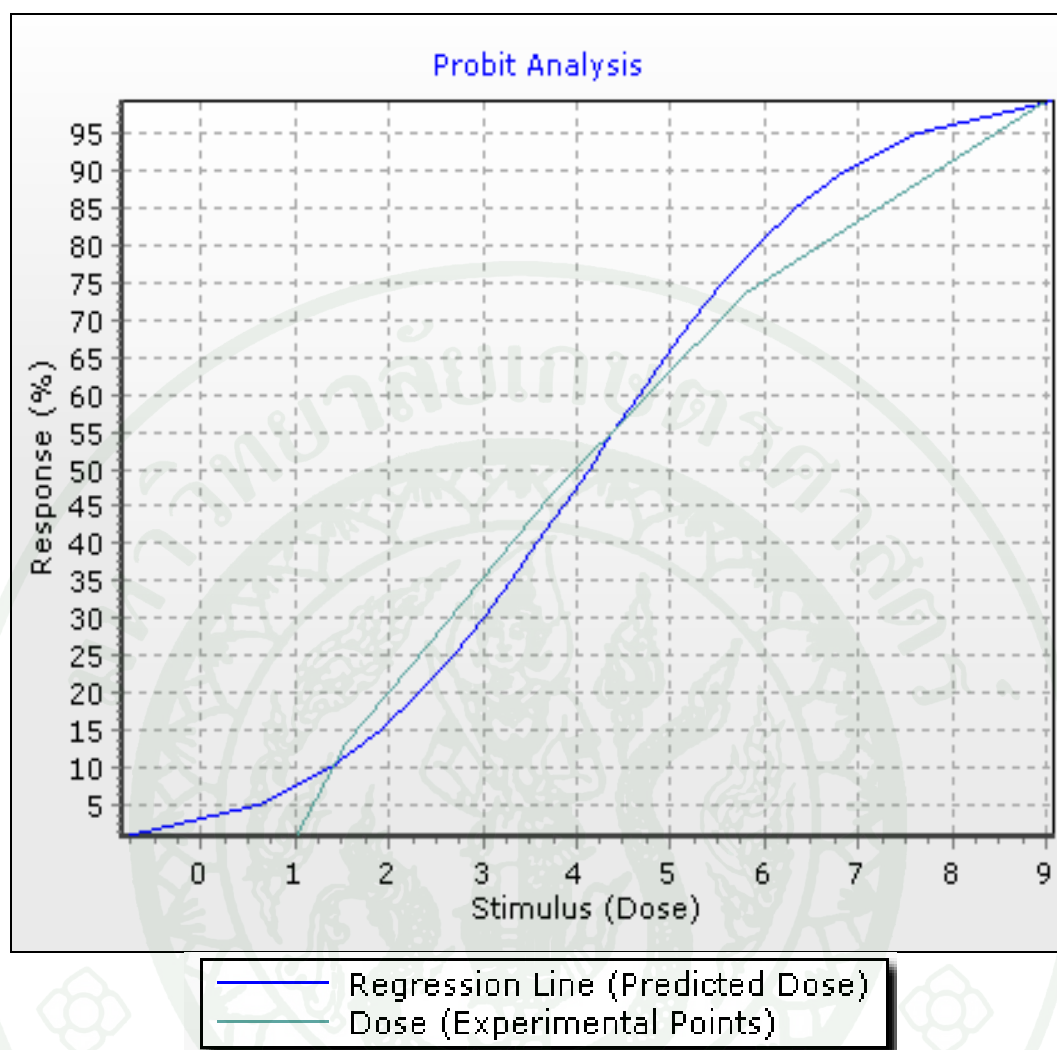
พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนโตรเจนที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลากระพงขาวตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 37)

ตารางที่ 33 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่พีเอช 7.5

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
1	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
1.55	24	1	1	1	3	1	10
	48	1	2	1	4	1.33	13.33
	72	1	2	1	4	1.33	13.33
2.41	24	1	2	2	5	1.67	16.67
	48	2	3	3	8	2.67	26.67
	72	2	3	3	8	2.67	26.67

ตารางที่ 33 (ต่อ)

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
3.74	24	3	4	4	11	3.67	36.67
	48	4	5	5	14	4.67	46.67
	72	4	5	5	14	4.67	46.67
5.8	24	5	6	6	17	5.67	56.67
	48	7	7	8	22	7.33	73.33
	72	7	7	8	22	7.33	73.33
9	24	9	10	10	29	9.67	96.67
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 23 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของปลากะพงขาว ที่พีเอช 7.5

7.2 พืชยับยั้งของกากชาต่อปลากระพงขาวที่พีเอช 8

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลากระพงขาวตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลากระพงขาวตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 1 และ 9 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้แก่ 1, 1.55, 2.41, 3.74, 5.8 และ 9 พีพีเอ็ม

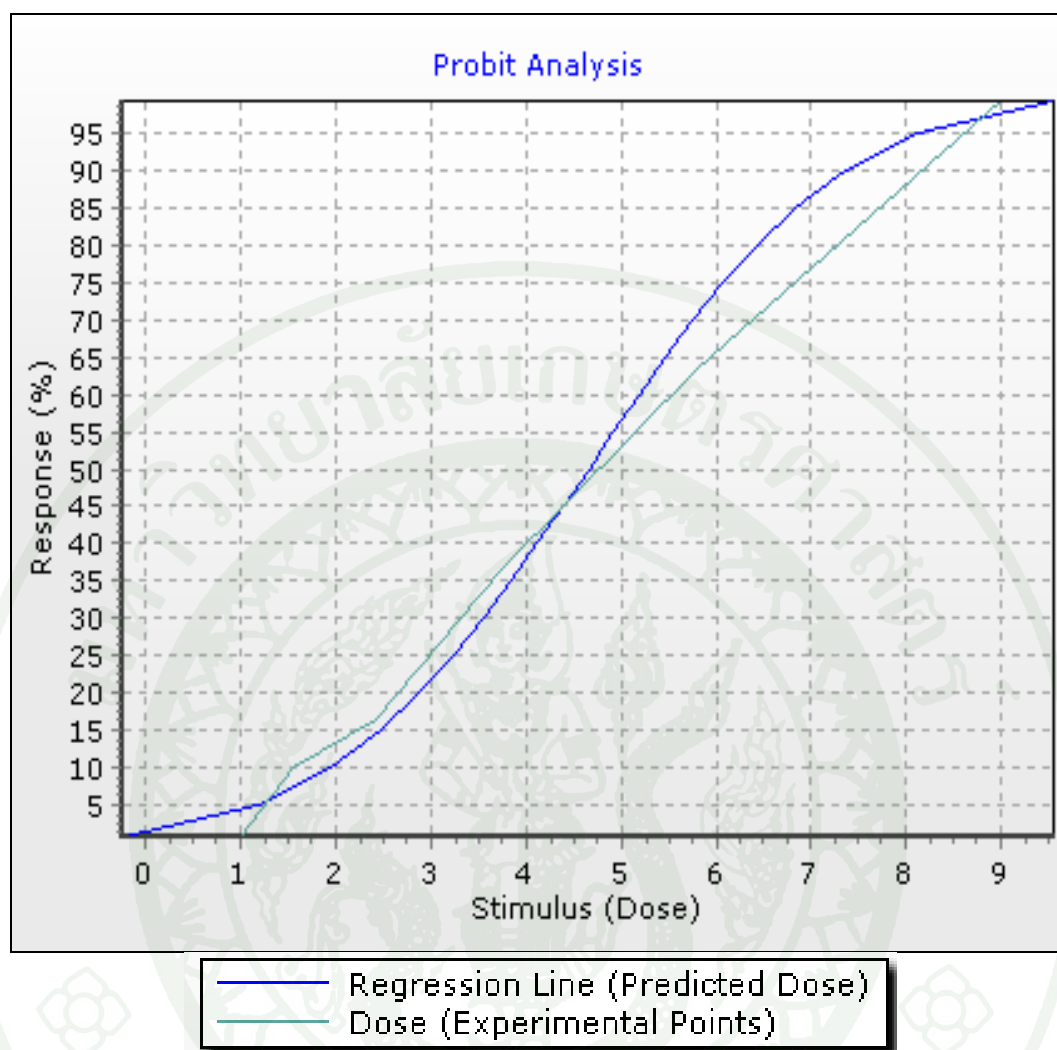
จากการศึกษาพืชยับยั้งของกากชา ที่พีเอช 8 ต่อปลากระพงขาว น้ำหนักเฉลี่ย 1.3 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 34 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.55, 2.41, 3.74, 5.8 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 6.67, 10, 23.33, 50 และ 93.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.55, 2.41, 3.74, 5.8 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 10, 16.67, 36.67, 63.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากระพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.55, 2.41, 3.74, 5.8 และ 9 พีพีเอ็ม มีปลากระพงขาวตายเฉลี่ย 10, 16.67, 36.67, 63.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 34 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาวที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 4.65 พีพีเอ็ม (4.11- 5.19) แสดงไว้ในตารางที่ 36 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 24 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลากระพงขาวตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 37)

ตารางที่ 34 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากขา
ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่พีเอช 8

ความเข้มข้น ของกากขา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
1	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
1.55	24	1	0	1	2	0.67	6.67
	48	1	1	1	3	1	10
	72	1	1	1	3	1	10
2.41	24	2	0	1	3	1	10
	48	2	1	2	5	1.67	16.67
	72	2	1	2	5	1.67	16.67
3.74	24	3	2	2	7	2.33	23.33
	48	3	4	4	11	3.67	36.67
	72	3	4	4	11	3.67	36.67
5.8	24	4	5	6	15	5	50
	48	6	6	7	19	6.33	63.33
	72	6	6	7	19	6.33	63.33
9	24	9	9	10	28	9.33	93.33
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 24 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
สะสมของปลากะพงขาว ที่พีไอเอช 8

7.3 พิชัยพลันของกากชาต่อปลากะพงขาวที่พีเอช 8.5

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้ปลากะพงขาวตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ปลากะพงขาวตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 1 และ 11 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้แก่ 1, 1.62, 2.61, 4.21, 6.81 และ 11 พีพีเอ็ม

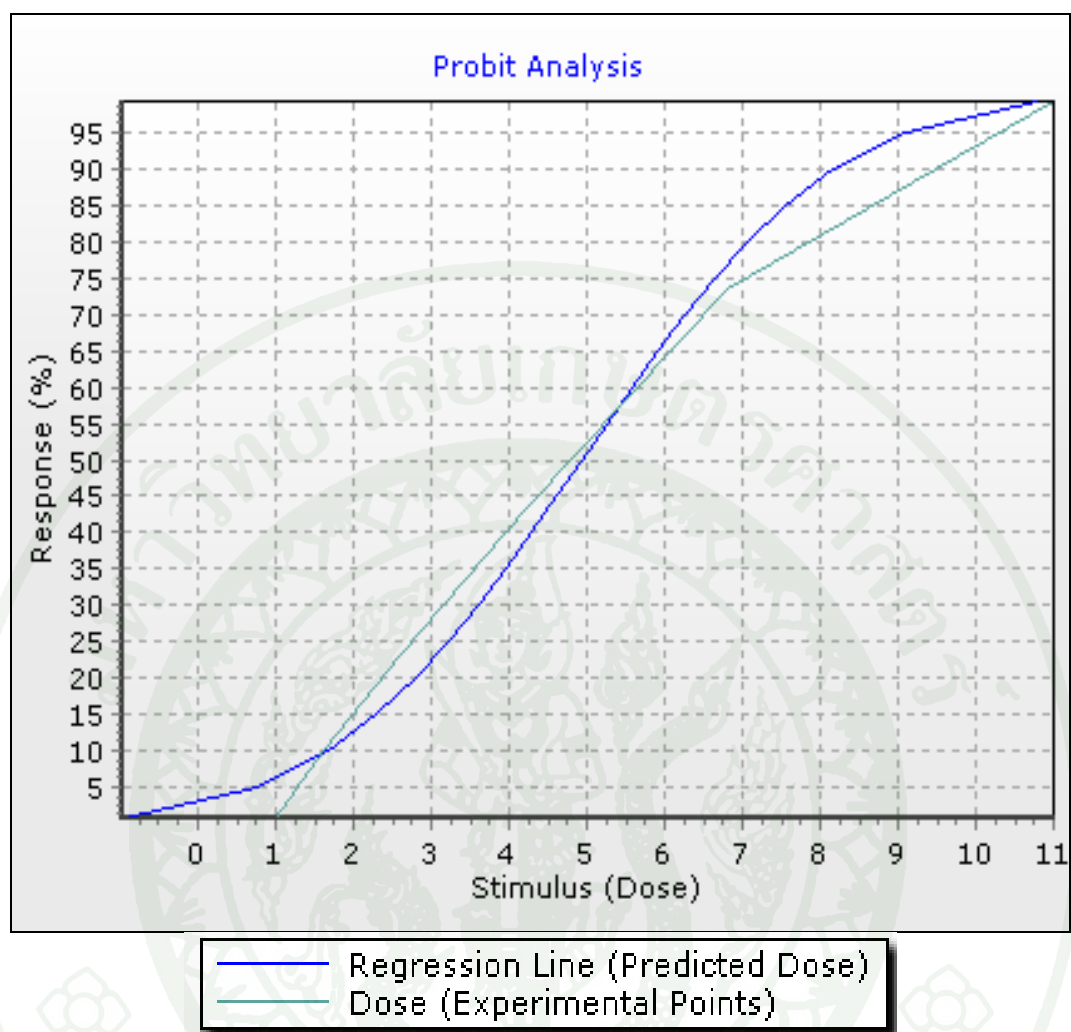
จากการศึกษาพิชัยพลันของกากชา ที่พีเอช 8.5 ต่อปลากะพงขาว น้ำหนักเฉลี่ย 1.3 กรัม ความยาวเฉลี่ย 2.1 นิ้ว ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาวที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 35 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากะพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.62, 2.61, 4.21, 6.81 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากะพงขาวตายเฉลี่ย 6.67, 16.67, 26.67, 53.33 และ 76.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ส่วนในช่วงเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากะพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.62, 2.61, 4.21, 6.81 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากะพงขาวตายเฉลี่ย 10, 23.33, 43.33, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 72 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 1 พีพีเอ็ม ไม่มีปลากะพงขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 1.62, 2.61, 4.21, 6.81 และ 11 พีพีเอ็ม มีปลากะพงขาวตายเฉลี่ย 10, 23.33, 43.33, 73.33 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 35 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากะพงขาวที่ 72 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 4.92 พีพีเอ็ม (4.28- 5.57) แสดงไว้ในตารางที่ 36 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 25 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชลอ และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าปลากะพงขาวตายเนื่องจากความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 37)

ตารางที่ 35 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของปลากระพงขาว เนื่องจากพิษเฉียบพลันของกากขา
ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 72 ชั่วโมง ที่พีเอช 8.5

ความเข้มข้น ของกากขา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
1	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
	72	0	0	0	0	0	0
1.62	24	1	0	1	2	0.67	6.67
	48	1	1	1	3	1	10
	72	1	1	1	3	1	10
2.61	24	1	2	2	5	1.67	16.67
	48	2	3	2	7	2.33	23.33
	72	2	3	2	7	2.33	23.33
4.21	24	2	3	3	8	2.67	26.67
	48	4	4	5	13	4.33	43.33
	72	4	4	5	13	4.33	43.33
6.81	24	4	6	6	16	5.33	53.33
	48	7	7	8	22	7.33	73.33
	72	7	7	8	22	7.33	73.33
11	24	7	8	8	23	7.67	76.67
	48	10	10	10	30	10	100
	72	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 25 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของปลากะพงขาว ที่พีเอช 8.5

ตารางที่ 36 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อปลากระพงขาว ที่พีเอช ต่างๆกัน ระดับความเค็ม 25 พีพีที ที่เวลา 72 ชั่วโมง

พีเอช	LC_{50} (พีพีเอ็ม)	ช่วงล่าง (พีพีเอ็ม)	ช่วงบน (พีพีเอ็ม)
7.5	4.12	3.57	4.67
8	4.65	4.11	5.19
8.5	4.92	4.28	5.57

เมื่อนำค่าเปอร์เซ็นต์อัตราการตายสะสมที่ 72 ชั่วโมง ไปวิเคราะห์ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้ปลากระพงขาวตายครั้งหนึ่ง ที่ 72 ชั่วโมง ที่พีเอชต่างกัน 7.5, 8 และ 8.5 ผลที่ได้แสดงไว้ในตารางที่ 36 พบว่าค่า LC_{50} ของกากชา ที่พีเอช 7.5 มีค่าน้อยที่สุด และที่พีเอช 8 และ 8.5 มีค่ามากขึ้น ตามลำดับ ซึ่งแสดงได้ว่า เมื่อพีเอชต่ำ ความเป็นพิษของกากชาจะมากขึ้น แต่ค่า LC_{50} ของกากชา ที่พีเอชทั้ง 3 ระดับ ในครั้งนี้ไม่แตกต่างกันมาก

ตารางที่ 37 ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากขาที่ฟีดแตกต่างกัน ที่ใช้ในการทดสอบความเป็นพิษของกากขาต่อปลากระพงขาว

ก่อนใส่กากขา	ฟีด	ความเป็นต่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ฟีด 7.5	7.51	42	8,000	0.34	0.35
ฟีด 8	8.01	90	6,988	0.31	0.05
ฟีด 8.5	8.52	222	6,744	0.37	0.12
หลังใส่กากขา	ฟีด	ความเป็นต่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
ฟีด 7.5	7.72-7.97	70-156	6,872-7,724	0.36-0.92	0.38-0.47
ฟีด 8	8.12-8.14	82-104	6,600-7,212	0.34-0.91	0.08-0.29
ฟีด 8.5	8.47-8.50	238-256	7,188-7,628	0.37-0.93	0.24-0.49

8. ผลการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชาที่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสตร์ว่า 10 ที่เลี้ยงในน้ำความเค็ม 25 พีพีที ที่พีเอชต่างๆกัน ตายครั้งหนึ่งภายใน 48 ชั่วโมง (LC_{50})

8.1 พิษเฉียบพลันของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสตร์ว่า 10 ที่พีเอช 7.5

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกากชา ที่ไม่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสตร์ว่า 10 ตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ลูกกุ้งขาวแวนนาไมตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 48 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 100 และ 650 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 100, 145.41, 211.43, 307.43, 447.02 และ 650 พีพีเอ็ม

จากการศึกษาพิษเฉียบพลันของกากชา ที่พีเอช 7.5 ต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม น้ำหนักเฉลี่ย 0.12 กรัม ได้ผลการศึกษาดังนี้

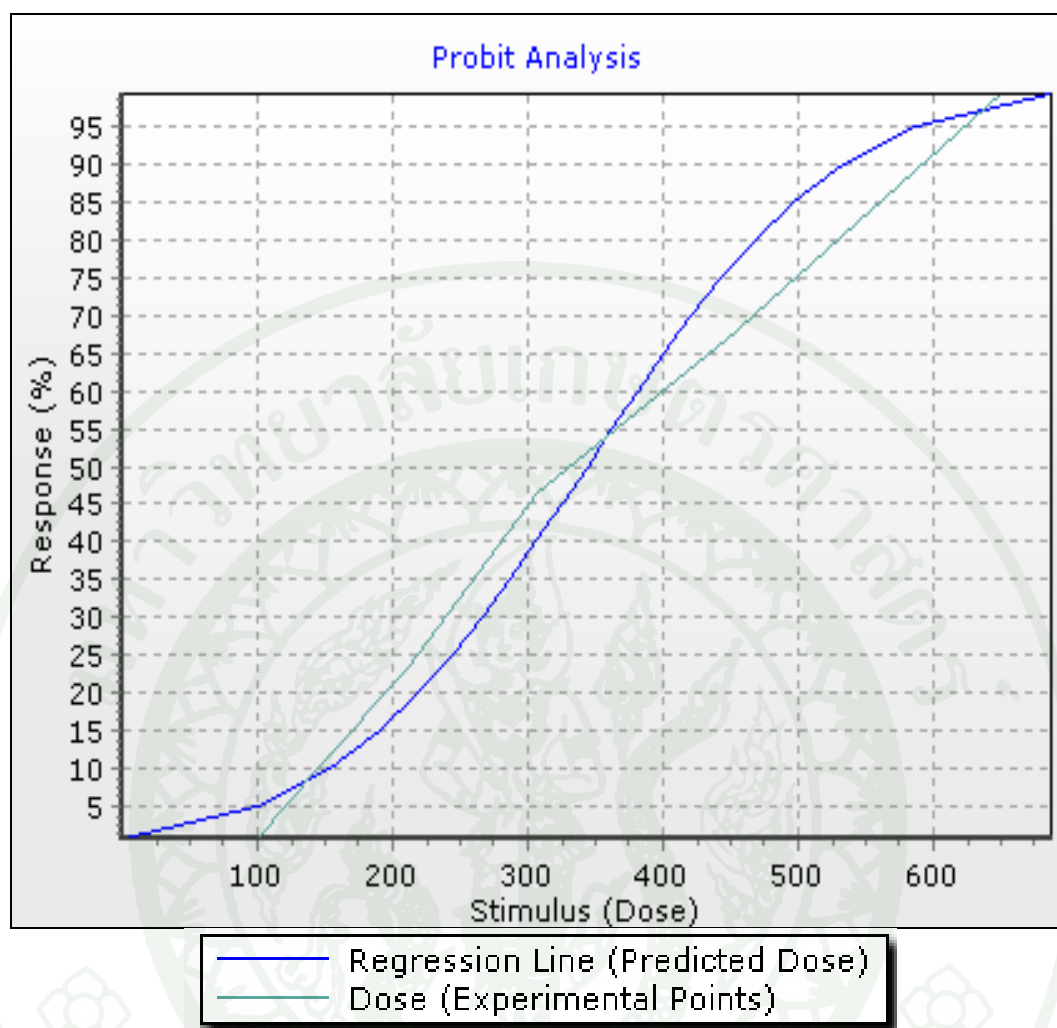
เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไม ที่ระดับความเข้มข้นของกากชาต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 38 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 100 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 145.41, 211.43, 307.43, 447.02 และ 650 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 10, 16.67, 26.67, 60 และ 96.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 100 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 145.41, 211.43, 307.43, 447.02 และ 650 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 10, 23.33, 46.67, 66.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 38 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไมที่ 48 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 48 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 343.82 พีพีเอ็ม (306.08- 381.56) แสดงไว้ในตารางที่ 41 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 26 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกากชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชโล และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ

แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าลูกกุ้งขาวแวนนาไม่ตายเนื่องจาก
ความเป็นพิษของกากชา (ตารางที่ 42)

ตารางที่ 38 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไม่ระยะโพสลาร์วา 10 เนื่องจากพิษ
เฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง ที่พีเอช 7.5

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
100	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
145.41	24	1	1	1	3	1	10
	48	1	1	1	3	1	10
211.43	24	1	2	2	5	1.67	16.67
	48	2	2	3	7	2.33	23.33
307.43	24	2	3	3	8	2.67	26.67
	48	4	5	5	14	4.67	46.67
447.02	24	5	7	6	18	6	60
	48	6	7	7	20	6.67	66.67
650	24	9	10	10	29	9.67	96.67
	48	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 26 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกาชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่พีเอช 7.5

8.2 พืชยับยั้งการงอกของกาบชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาร์ว่า 10 ที่พีเอช 8

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกาบชา ที่ไม่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว่า 10 ตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ลูกกุ้งขาวแวนนาไมตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 48 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 100 และ 700 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 100, 147.58, 217.79, 321.41, 474.33 และ 700 พีพีเอ็ม

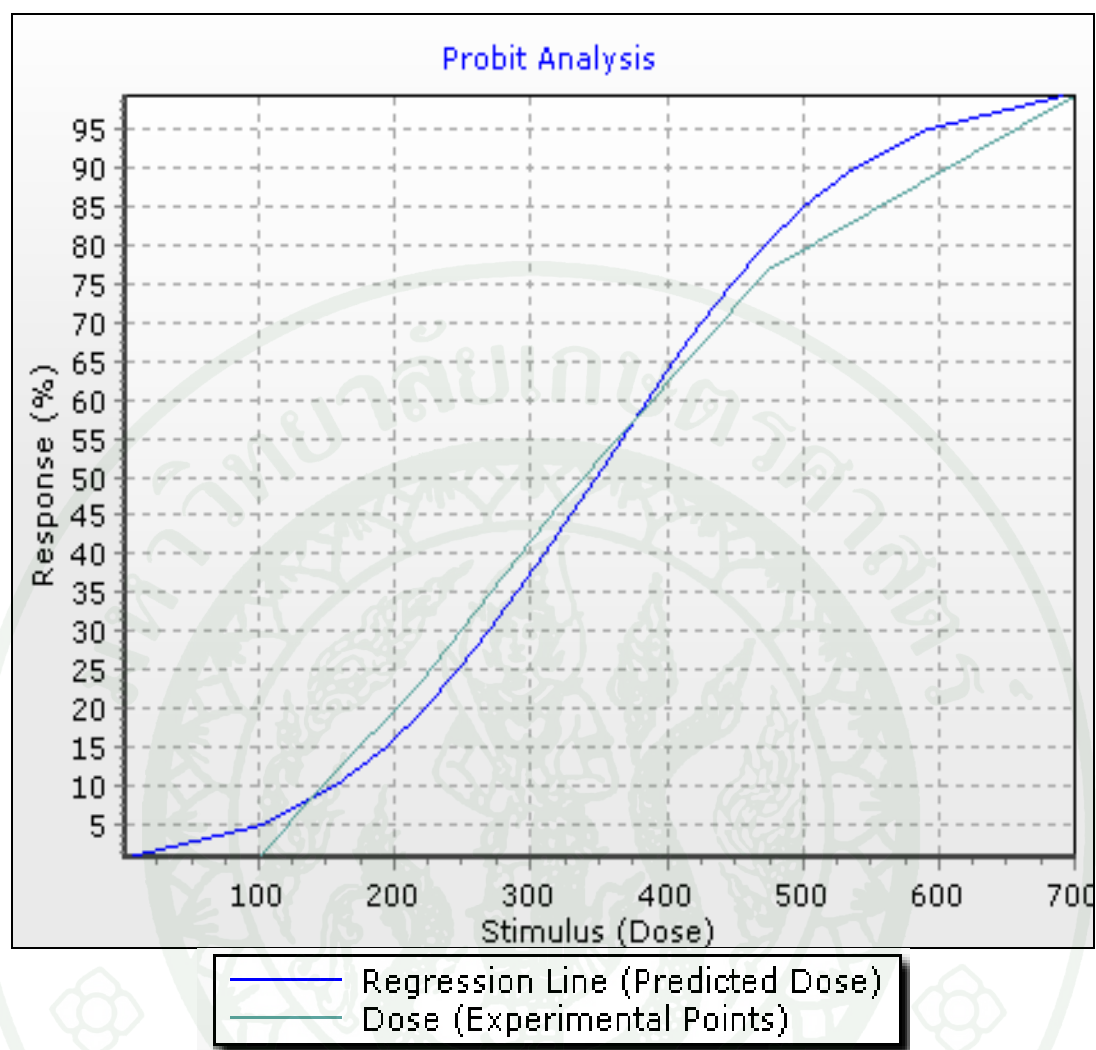
จากการศึกษาพืชยับยั้งการงอกของกาบชา ที่พีเอช 8 ต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม น้ำหนักเฉลี่ย 0.12 กรัม ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไม ที่ระดับความเข้มข้นของกาบชาต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 39 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 100 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 147.58, 217.79, 321.41, 474.33 และ 700 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 6.67, 13.33, 26.67, 63.33 และ 83.33 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 100 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 147.58, 217.79, 321.41, 474.33 และ 700 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 10, 23.33, 46.67, 70 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 39 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไมที่ 48 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 48 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 347.53 พีพีเอ็ม (309.57- 385.50) แสดงไว้ในตารางที่ 41 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 27 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกาบชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชโล และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าลูกกุ้งขาวแวนนาไมตายเนื่องจากความเป็นพิษของกาบชา (ตารางที่ 42)

ตารางที่ 39 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์ว่า 10 เนื่องจากพิษ
เฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง ที่พีเอช 8

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
100	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
147.58	24	0	1	1	2	0.67	6.67
	48	1	1	1	3	1	10
217.79	24	1	1	2	4	1.33	13.33
	48	2	2	3	7	2.33	23.33
321.41	24	2	3	3	8	2.67	26.67
	48	4	5	5	14	4.67	46.67
474.33	24	6	7	6	19	6.33	63.33
	48	6	8	7	21	7	70
700	24	9	8	8	25	8.33	83.33
	48	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 27 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิทของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
สะสมของกิ้งก่าขาวแวนนาไมระยะโพสลาาร์ว่า 10 ที่พีเอช 8

8.3 พืชยับยั้งการงอกของกาบชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาร์วา 10 ที่พีเอช 8.5

จากการทดลองในขั้นต้น พบว่า ระดับความเข้มข้นสูงสุดของกาบชา ที่ไม่ทำให้กุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ตาย และระดับความเข้มข้นต่ำสุด ที่ทำให้ลูกกุ้งขาวแวนนาไมตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ที่ 48 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 100 และ 700 พีพีเอ็ม ตามลำดับ และเมื่อนำความเข้มข้นดังกล่าวมาจัดลำดับความเข้มข้นตามมาตราส่วนลอการิทึม เพื่อใช้ในการทดลองในขั้นละเอียด 6 ระดับความเข้มข้น ได้ดังนี้ 100, 147.58, 217.79, 321.41, 474.33 และ 700 พีพีเอ็ม

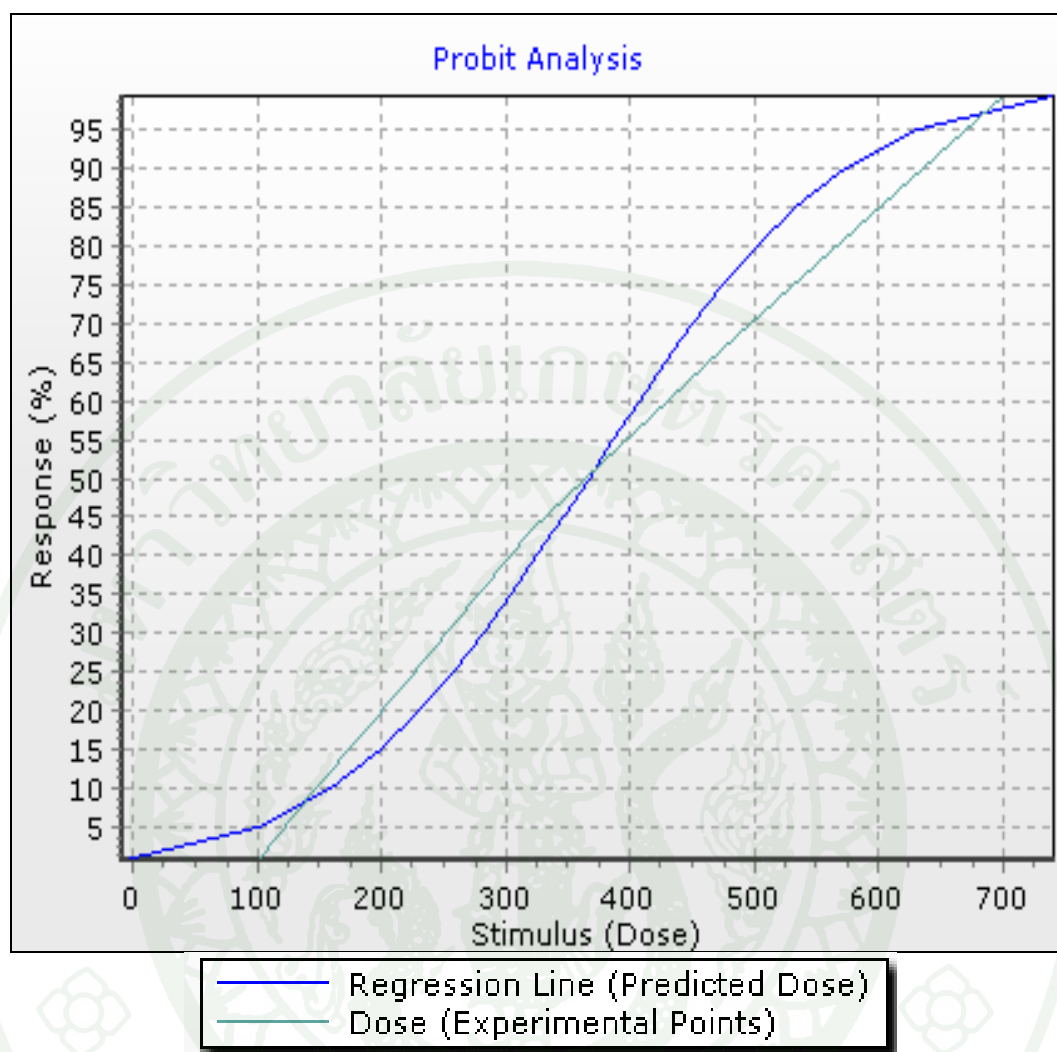
จากการศึกษาพืชยับยั้งการงอกของกาบชา ที่พีเอช 8.5 ต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม น้ำหนักเฉลี่ย 0.11 กรัม ได้ผลการศึกษาดังนี้

เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไม ที่ระดับความเข้มข้นของกาบชาต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง แสดงไว้ในตารางที่ 40 โดยในช่วงเวลาที่ 24 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 100 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 147.58, 217.79, 321.41, 474.33 และ 700 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 6.67, 13.33, 23.33, 50 และ 76.67 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ เมื่อครบเวลา 48 ชั่วโมง ที่ระดับความเข้มข้น 0 และ 100 ไม่มีลูกกุ้งขาวตาย แต่ที่ระดับความเข้มข้น 147.58, 217.79, 321.41, 474.33 และ 700 พีพีเอ็ม มีลูกกุ้งขาวตายเฉลี่ย 10, 23.33, 43.33, 66.67 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ

จากตารางที่ 40 เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของลูกกุ้งขาวแวนนาไมที่ 48 ชั่วโมง มาคำนวณโดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์ StatPlus 2009 โดยวิธี Probit Analysis เพื่อหาค่า LC_{50} ที่ 48 ชั่วโมง ตามวิธีของ Finney (1971) มีค่าเท่ากับ 366.2 พีพีเอ็ม (325.05- 407.34) แสดงไว้ในตารางที่ 41 และกราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิต แสดงไว้ในภาพที่ 28 ทุกกลุ่มการทดลองมีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำทั้งก่อน และหลังการเติมกาบชา ซึ่งมีค่าพีเอช ค่าความกระด้าง ความเป็นด่าง แอมโมเนียรวม และไนไตรท์ โดยคุณภาพน้ำนี้มีค่าอยู่ในช่วงปกติเหมาะสมต่อสัตว์น้ำ (ชโล และ พรเลิศ, 2547) ยกเว้นค่าแอมโมเนีย และค่าไนไตรท์ที่มีค่ามากกว่าค่าที่เหมาะสมต่อสัตว์น้ำ แต่ในกลุ่มควบคุมสัตว์ทดลองยังคงมีชีวิตรอดทั้งหมด แสดงว่าลูกกุ้งขาวแวนนาไมตายเนื่องจากความเป็นพิษของกาบชา (ตารางที่ 42)

ตารางที่ 40 แสดงเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาอ์ว 10 เนื่องจากพิษ
เฉียบพลันของกากชา ที่ความเข้มข้นต่างกัน ภายในเวลา 48 ชั่วโมง ที่พีเอช 8.5

ความเข้มข้น ของกากชา (พีพีเอ็ม)	เวลาที่สังเกต (ชั่วโมง)	จำนวนซ้ำ			รวม	เฉลี่ย	เปอร์เซ็นต์
		1	2	3			
กลุ่มควบคุม (0)	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
100	24	0	0	0	0	0	0
	48	0	0	0	0	0	0
147.58	24	0	1	1	2	0.67	6.67
	48	1	1	1	3	1	10
217.79	24	2	1	1	4	1.33	13.33
	48	2	3	2	7	2.33	23.33
321.41	24	2	2	3	7	2.33	23.33
	48	4	4	5	13	4.33	43.33
474.33	24	4	5	6	15	5	50
	48	5	7	8	20	6.67	66.67
700	24	7	8	8	23	7.67	76.67
	48	10	10	10	30	10	100



ภาพที่ 28 กราฟแสดงผลการวิเคราะห์โพรบิตของความเข้มข้นกากชา ต่อเปอร์เซ็นต์การตาย
 สะสมของกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่พีเอช 8.5

ตารางที่ 41 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10 ที่พีเอช ต่างๆกัน ระดับความเค็ม 25 พีพีที ที่เวลา 48 ชั่วโมง

พีเอช	LC_{50} (พีพีเอ็ม)	ช่วงล่าง (พีพีเอ็ม)	ช่วงบน (พีพีเอ็ม)
7.5	343.82	306.08	381.56
8	347.53	309.57	385.50
8.5	366.2	325.05	407.34

เมื่อนำค่าเปอร์เซ็นต์อัตราการตายสะสมที่ 48 ชั่วโมง ไปวิเคราะห์ระดับความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้ลูกกุ้งขาวตายครั้งหนึ่ง ที่ 48 ชั่วโมง ที่พีเอชต่างกัน 7.5, 8 และ 8.5 ผลที่ได้แสดงไว้ในตารางที่ 36 พบว่าค่า LC_{50} ของกากชา ที่พีเอช 7.5 มีค่าน้อยที่สุด และที่พีเอช 8 และ 8.5 มีค่ามากขึ้น ตามลำดับ ซึ่งแสดงได้ว่า เมื่อพีเอชต่ำ ความเป็นพิษของกากชาก็ยิ่งมากขึ้น แต่ค่า LC_{50} ของกากชา ที่พีเอชแตกต่างกันในครั้งนี้ ไม่แตกต่างกันมากนัก ซึ่งพีเอชมีผลต่อความเป็นพิษของกากชาสำหรับลูกกุ้งขาวเพียงเล็กน้อยเท่านั้น

ตารางที่ 42 ค่าพิสัยของคุณภาพน้ำก่อน และหลังใส่กากขาที่พีเอชต่างๆ กัน ที่ใช้ในการทดลองความเป็นพิษของกากขาต่อกุ้งขาวแวนนาไมระยะโพสลาร์วา 10

ก่อนใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นต่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
พีเอช 7.5	7.52	198	6,288	0.36	0.09
พีเอช 8	8.01	184	6,892	0.35	0.20
พีเอช 8.5	8.52	124	6,808	0.38	0.24
หลังใส่กากขา	พีเอช	ความเป็นต่าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ความกระด้าง (มิลลิกรัมต่อลิตร)	แอมโมเนีย (มิลลิกรัมต่อลิตร)	ไนไตรท์ (มิลลิกรัมต่อลิตร)
พีเอช 7.5	7.71-7.86	88-212	5,448-6,848	0.39-0.92	0.10-0.49
พีเอช 8	7.93-8.09	78-138	3,240-7,208	0.35-0.87	0.28-0.52
พีเอช 8.5	8.09-8.31	64-132	2,960-6,824	0.39-0.89	0.32-0.99

ตารางที่ 43 ค่า LC_{50} ของกากชาต่อสัตว์ทดลองแต่ละชนิด ที่พีเอชต่างกัน

สัตว์ทดลอง	ค่า LC_{50} (พีพีเอ็ม)
หอยขึ้นก พีเอช 7.5, 8 และ 8.5	42.39, 44.66 และ 46.93
ปลานิล พีเอช 7.5, 8 และ 8.5	14.26, 14.62 และ 16.88
ปลากระพงขาว พีเอช 7.5, 8 และ 8.5	4.12, 4.65 และ 4.92
กุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาาร์ว 10 พีเอช 7.5, 8 และ 8.5	343.82, 347.53 และ 366.2

จากการศึกษาในครั้งนี้แสดงว่า พีเอชอาจจะมีผลเล็กน้อยต่อความเป็นพิษของกากต่อสัตว์ทดลองต่างๆ เมื่อพีเอชต่ำ กากชายิ่งมีความเป็นพิษมากขึ้น อาจจะเนื่องมาจากคุณสมบัติ สารซาโปนิน ที่รายงานโดย นิตยา (2523) ที่กล่าวว่าสารซาโปนินมีคุณสมบัติเป็นกรด ฉะนั้นเมื่อพีเอชต่ำ ความเป็นพิษจึงสูงขึ้น

9. พฤติกรรมการตาของสัตว์ทดลองแต่ละชนิดเมื่อได้รับกาชา

หอยจิ้งก

จากการสังเกตพฤติกรรมการตอบสนองของหอยจิ้งกที่ไม่ได้รับ และได้รับกาชาในระดับความเข้มข้นต่าง ๆ และช่วงเวลาต่าง ๆ กัน พบว่า หอยที่มีพฤติกรรมปกติจะมีพฤติกรรม คือ หอยจะมีการสืบคลาน ไปได้ตามพื้นภาชนะทดลอง บางส่วนปีนขึ้นข้างผนังภาชนะทดลองมีการเปิดของฝาปิดเปลือก โดยยื่นส่วนหัว ส่วนคอ แผ่นเท้า เทนทาเคิล ตา และไซฟอนออกมานอกเปลือก โดยหอยในกลุ่มควบคุมที่ไม่ได้รับกาชาจะมีพฤติกรรมเช่นนี้ ส่วนหอยที่มีลักษณะผิดปกติเมื่อได้รับกาชา คือ ส่วนหัว ส่วนคอ แผ่นเท้า เทนทาเคิล ตา และไซฟอนจะหดเข้าไปในเปลือก และปิดฝาแน่น บางส่วนมีการยื่นอวัยวะเหล่านี้ออกมา มีการจับเมื่อออกมาอยู่บริเวณปากเปลือก หอยบางส่วนเมื่อได้รับสารในช่วงเวลา 72 ชั่วโมงขึ้นไป จะยื่นอวัยวะส่วนต่าง ๆ ออกมา ไม่สามารถหดตัวเข้าไปในเปลือกได้ตามปกติ กล้ามเนื้อส่วนเท้าจะเกร็งไม่มีปฏิกิริยาตอบสนองเมื่อใช้วัตถุสัมผัส และไม่มีการคืนตัวของกล้ามเนื้อบริเวณที่ทดสอบไม่มีการสืบคลานตามพื้นภาชนะทดลอง และบริเวณปากจะจับเมื่อออกมาอยู่บริเวณปากจะยื่นออกมามาก บริเวณก้นภาชนะทดลอง สังเกตเห็นตะกอนของกาชา

ปลานิล

การสังเกตพฤติกรรมของปลานิลหลังได้รับกาชา ที่ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ในช่วงเวลาต่าง ๆ กัน พบว่า ปลานิลในกลุ่มควบคุมที่ไม่ได้รับกาชา จะมีการว่ายน้ำปกติในโหลทดลอง ส่วนปลานิลที่ได้รับกาชาในระดับที่เพิ่มมากขึ้น จะมีการว่ายน้ำที่ช้าลง ปลาจะหายใจถี่ขึ้น สังเกตจากการเปิดปิดของoperculum มากขึ้น และในที่สุดจะตายลอยอยู่บริเวณผิวน้ำ เนื่องจากการใช้เครื่องให้อากาศ และปลาที่ตายบางส่วนจะอยู่บริเวณพื้นโหลทดลอง ปากจะอ้าและ operculum จะเปิด ลำตัวมีสีขาวขุ่น

ปลากะพงขาว

การสังเกตพฤติกรรมของปลากะพงขาวหลังได้รับกาชา ที่ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ในช่วงเวลาต่าง ๆ กัน พบว่า ปลากะพงขาวที่ไม่ได้รับกาชา จะมีการว่ายน้ำปกติในโหลทดลอง ส่วนปลากะพงขาวที่ได้รับกาชาที่ความเข้มข้นของกาชาที่สูงขึ้น จะมีการว่ายน้ำที่ช้าลง มีการเปิดปิดของoperculum มากขึ้น และเมื่อตายบางส่วนจะลอยอยู่บริเวณผิวน้ำ และบริเวณพื้นโหลทดลอง ปากจะอ้า และ operculum จะเปิดค้าง ลำตัวมีสีขาวขุ่น

กึ่งขาวแวนนาโมะยะโพสลาว่า 10

พฤติกรรมการตายของลูกกึ่งขาวแวนนาโมะยะโพสลาว่าที่ได้รับกากชา ที่ทุกระดับความเข้มข้น ในช่วง 24 ชั่วโมงแรก บางส่วนยังคงมีพฤติกรรมปกติ แต่มีบางส่วนที่ตายที่บริเวณพื้นภาชนะทดลอง ไม่มีปฏิกิริยาตอบสนองเมื่อเจียด้วยวัตถุและบางตัวจะเปลี่ยนสีเป็นสีขาวขุ่นต่อมระดับความเข้มข้นของกากชาที่ใช้ในการทดลองทั้งหมด ทำให้ลูกกึ่งขาวมีเชอร์เซ็นต์ตายสะสมไม่เปลี่ยนแปลงมากเมื่อเวลาผ่านไป 24 ชั่วโมง การที่ปรากฏการตายอีกเล็กน้อยต่อไปอีก อาจเนื่องมาจากสารซาโปนินเป็นสารที่สลายตัวได้เร็ว และลดความเป็นพิษลงเรื่อย ๆ (Lennon *et al.*, 1970; Anon, 1978) จนอยู่ในระดับที่ไม่เป็นอันตรายต่อลูกกึ่งขาวแวนนาโมะยะโพสลาว่าซึ่ง บุญลือ (2500) รายงานว่า สารซาโปนินเป็นสารที่สลายตัวง่าย ความเป็นพิษจึงหมดไปเร็ว ซึ่งการเสื่อมพิษของซาโปนินที่สกัดจากกากชา จะเริ่มเสื่อมพิษในเวลา 7 วัน และความเป็นพิษจะหมดไปประมาณ 4 วัน (ประพันธ์, 2518) แต่มีบางรายงานเสนอว่า ซาโปนินจะสลายตัวในระยะเวลา 2-3 วัน (Anon, 1978)

สรุปผลการศึกษา

1. ค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจิ้งก ที่ความเค็ม 10, 20 และ 30 พีพีที พบว่า ค่า LC_{50} ที่ 96 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 65.98, 54.73 และ 44.18 พีพีเอ็ม ตามลำดับ
2. ค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อหอยจิ้งก ที่พีเอช 7.5, 8 และ 8.5 พบว่า ค่า LC_{50} ที่ 96 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 42.39, 44.66 และ 46.93 พีพีเอ็ม ตามลำดับ
3. ค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลานิล ที่ความเค็ม 0, 5 และ 10 พีพีที พบว่า ค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 26.69, 17.99 และ 9.4 พีพีเอ็ม ตามลำดับ
4. ค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลานิล ที่พีเอช 7.5, 8 และ 8.5 พบว่า ค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 14.26, 14.62 และ 16.88 พีพีเอ็ม ตามลำดับ
5. ค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลากะพงขาว ที่ความเค็ม 0, 10, 20 และ 30 พีพีที พบว่า ค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 9.32, 8.28, 5.3 และ 3.02 พีพีเอ็ม ตามลำดับ
6. ค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อปลากะพงขาว ที่พีเอช 7.5, 8 และ 8.5 พบว่า ค่า LC_{50} ที่ 72 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 4.12, 4.65 และ 4.92 พีพีเอ็ม ตามลำดับ
7. ค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาาร์วา 10 ที่ความเค็ม 5, 15 และ 30 พีพีที พบว่า ค่า LC_{50} ที่ 48 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 270.14, 423.99 และ 416.14 พีพีเอ็ม ตามลำดับ
8. ค่าความเป็นพิษเฉียบพลันของกากชาต่อกุ้งขาวแวนนาไม ระยะโพสลาาร์วา 10 ที่พีเอช 7.5, 8 และ 8.5 พบว่า ค่า LC_{50} ที่ 48 ชั่วโมง มีค่าเท่ากับ 343.82, 347.53 และ 366.2 พีพีเอ็ม ตามลำดับ
9. ผลการศึกษาครั้งนี้พบว่า กากชามีความเป็นพิษต่อปลาทะเลหอยจิ้งกมากกว่ากุ้ง
10. ความเป็นพิษของกากชาเพิ่มขึ้นเมื่อระดับความเค็มเพิ่มขึ้นและความเป็นพิษของกากชาเพิ่มขึ้นเมื่อพีเอชลดลง

ข้อเสนอแนะ

1. ความเข้มข้นของกากขาที่เหมาะสมในการกำจัดหอยจิ้งก และปลาที่ระดับความเค็ม 20-30 พีพีที เท่ากับ 80-100 พีพีเอ็ม (128-160 กิโลกรัม/ไร่) ส่วนในน้ำจืด ควรใช้ในปริมาณ 100-120 พีพีเอ็ม (160-192 กิโลกรัม/ไร่) โดยกากขาที่ระดับความเข้มข้นนี้จะไม่เป็นอันตรายต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม
2. การใช้กากขาในบ่อเลี้ยงนั้น ควรมีการลดระดับน้ำก่อนใช้กากขา เพื่อประหยัดปริมาณกากขาที่จะใช้ และเพื่อเจือจางความเข้มข้นของกากขาในบ่อ เพราะถึงแม้ว่ากากขาจะมีการสลายตัวได้ในเวลา 12 ชั่วโมง แต่การสลายตัวดำเนินไปอย่างช้าๆ
3. กากขา ถือเป็นทางเลือกหนึ่งที่เหมาะสมในการใช้กำจัดหอยจิ้งก และปลาชนิดต่างๆ ในการเตรียมบ่อก่อนทำการปล่อยลูกกุ้งขาวแวนนาไม เพราะมีประสิทธิภาพ และปลอดภัยต่อลูกกุ้งขาวแวนนาไม นอกจากนั้นยังมีความมีประสิทธิภาพสูงในน้ำที่มีความเค็มสูงด้วย
4. การใช้กากขาในบ่อเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมที่มีหอยจิ้งกปริมาณมาก ขณะที่เตรียมบ่อหรือเตรียมน้ำเพื่อปล่อยลูกกุ้งจะมีหอยจิ้งกกระยะตัวเต็มวัย ดังนั้นควรศึกษาความเข้มข้นของกากขาที่สามารถกำจัดหอยจิ้งกกระยะตัวเต็มวัยได้ตามสภาพความเป็นจริงในบ่อเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม

เอกสารและสิ่งอ้างอิง

กฤษณา รัตนอาภา. 2540. ผลกระทบของหอยจิ้งก (Cerithium sp. Bruguiere) ต่อการเลี้ยงกุ้ง
กุลาดำ (*Penaeus monodon* Fabricius) แบบพัฒนาระบบปิด. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท,
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

จารุพรรณ สุขกฤต. 2520. ระดับความเข้มข้นของสารซาโปนิน โรติโนนและโซเดียมไฮยาไนด์ที่
เป็นพิษต่อปลาช่อน ปลาดุก และปลานิล. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท,
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

จิราภรณ์ ไตรศักดิ์. 2533. ระยะเวลาการลอกคราบของกุ้งกุลาดำขนาดต่างๆ และการทดลอง
กระตุ้นการลอกคราบ โดยการเปลี่ยนน้ำ การปรับความเค็ม การตัดก้านตา และการใช้
กากชา. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

ชลอ ลิ่มสุวรรณ. 2543. กุ้งไทย 2000 ผู้ความยั่งยืนและเป็นมิตรต่อสิ่งแวดล้อม. โรงพิมพ์เจริญ
รัฐการพิมพ์, กรุงเทพฯ.

_____ และ พรเลิศ จันทร์รัชกุล. 2547. อุตสาหกรรมการเพาะเลี้ยงกุ้งในประเทศไทย.
สนับสนุนการจัดการพิมพ์โดยสำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ เพื่อเฉลิมพระเกียรติ
พระบาทสมเด็จพระเจ้าอยู่หัวภูมิพลอดุลยเดช เนื่องในวโรกาสพระราชพิธีมหามงคลเฉลิม
พระชนมพรรษา 5 ธันวาคม พ.ศ. 2547. บริษัท เมจิก พับบลิเคชั่น จำกัด, กรุงเทพฯ.

ชัยเชษฐ รจิตปริญญา, ยິงยง เจริญสิน และ วิเชษฐ อุ่มสุขใจ. 2518. พิษของกากชาต่อปลา
กุ้ง และปูน้ำจืดบางชนิด. วารสารการประมง 28 (5): 397–399.

โชติ สุวดี. 2509. หอยเมืองไทย. คณะประมง, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

ธนาภรณ์ จิตตบาลพงศ์. 2524. พิษของซาโปนินที่มีต่อสัตว์. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์

นิตยา สุระพัฒน์. 2523. พืชของสารชาโปนินที่มีต่อกุ้งก้ามกราม (*Macrobrachium rosenbergii* de Man) ขนาดต่างๆ และปลาน้ำจืดบางชนิด. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

บรรจง เทียนสงารักษ์. 2521. หลักการเลี้ยงกุ้งทะเล. คณะประมง. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

บุญลือ สมบูรณ์วงศ์. 2520. การใช้“แต่จีโคว” กำจัดศัตรูในบ่อปลา วารสารประมง 10: 153-154.

ประพันธ์ ธารบุปผา. 2524. การศึกษาและทดลองค้นคว้าการใช้เมล็ดชากำจัดศัตรูกุ้ง. เอกสารวิชาการ ฉบับที่ 6. กรมประมง, กรุงเทพฯ.

ปาริชาติ อุปทุม. 2552. อิทธิพลของสารชาโปนินจากกากเมล็ดชาต่อความเป็นพิษ และเอนไซม์ เอสเทอเรสกลูตาไทโอน-เอส-ทรานสเฟอเรสต่อสัตว์และศัตรูพืชบางชนิด. วิทยานิพนธ์ □ ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

พรเลิศ จันทรรักษ์กุล, เจ เอฟ เทอร์นบอด และ ชลอ ลิมสุวรรณ. 2537. คู่มือการเลี้ยงและป้องกัน โรคกุ้งกุลาดำ. สถาบันวิจัยสุขภาพสัตว์น้ำ. กรมประมง. เกษตรกลางบางเขน. จตุจักร, กรุงเทพฯ.

ภิญโญ เกียรติภิญโญ. 2545. วิธีปฏิบัติสำหรับการเลี้ยงกุ้งขาว แอล. แวนนาไม. กรุงเทพฯ.

ยนต์ มุสิก. 2530. เคมิภัณฑ์ที่ใช้ในการเตรียมน้ำ เติรียมน้ำ และกำจัดศัตรูในการเลี้ยงกุ้งกุลาดำ. น. 73-76. ใน โรคกุ้งและการใช้เคมีภัณฑ์. เอกสารประกอบการสัมมนาเรื่อง การเพาะเลี้ยงกุ้งทะเล ครั้งที่ 1. ชมรมวิทยาศาสตร์การประมงและคณะประมง. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

ลีลา เรืองแป้น และ รังสิไชย ทับแก้ว. 2539. การทดลองใช้สารเบดูลัสไซด์กำจัดหอยเจดีย์. วารสารการประมง 49 (2): 163-170.

วสันต์ สรรประดิษฐ์ และ ธนศักดิ์ ภิรมชาติ. 2518. การกำจัดหอยในนาุ้ง. วารสารการประมง 28 (1): 27–35.

วันทนา อยู่สุข. 2541. หอยทะเล. ภาควิชาวิทยาศาสตร์ทางทะเล. คณะประมง. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

วรรณ รัตนโกสีย์กิจ และ ศุภชัย สัมมาวุฒธิ. 2529. พืชเนียบปล้นของเบรสเดน-60 ต่อลูกกุ้งแชบ๊วย, น. 10-17. ใน รายงานการประชุมทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 24 (สาขาประมง). มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

วรรณ รัตนโกสีย์กิจ และ ศุภชัย สัมมาวุฒธิ. 2531. พืชเนียบปล้นของเบรสเดน-60 ต่อลูกกุ้งกุลาดำ. เอกสารวิชาการ ฉบับที่ 5. กรมประมง, กรุงเทพฯ.

สุชาติ อุปภัมภ์, มาลีชา เครือดาฐ, เขียวลักษณ์ จิตราวงษ์ และ ศิริวรรณ จันทเดมิย์. 2538. สังขวิทยา. ศักดิโสภณการพิมพ์, กรุงเทพฯ.

สุนันท์ ทวยเจริญ, ภาณุต วรอินทร์ และ วรรณ รัตนโกสีย์กิจ. 2537. ผลกระทบของการใช้เบรสเดน-60 ต่อเนื้อเยื่อหอยแครง. เอกสารวิชาการฉบับที่ 3/2527. กองประมงน้ำจืด, กรมประมง, กระทรวงเกษตรและสหกรณ์, กรุงเทพฯ.

สุนนตรา พงษ์พานิชย์, สุริย์พร นุ่นชนะนา, ภัทธาภรณ์ กองศรี, เพ็ญผกา สิริวัฒนสกุล, จิตินันท์ อึ้งวนารักษ์, จารุนันต์ โตสะอาด และ หนึ่งนุช สิริวเสรี. 2538. ผลการฝึกงานศูนย์ส่งเสริมการเลี้ยงกุ้งฟาร์มปากพนัง 2. บริษัทเจริญโภคภัณฑ์อาหารสัตว์น้ำ จำกัด (มหาชน), นครศรีธรรมราช.

อนันต์ชัย เขื่อนธรรม. 2542. หลักการวางแผนการทดลอง. ภาควิชาสถิติ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

อำนวยโชค เวชกุล. 2546. การศึกษาประสิทธิภาพของเมทลดีไฮด์ในการควบคุมหอยจิ้งก
(*Cerithidea cingulata* Gmelin) และพืษเจียบปล้นตอุ้งกุลาดำ (*Penaeus monodon*
Fabricius) ้วยอ่อน. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.

American Public Health Association (APHA). 1992. **Standard Method for the Examination of Water and Wastewater.** 18th ed., American Public Health Association. Washington, D.C.

Andrews P., J. Thyssen and D. Lorke. 1983. The biology and toxicology of molluscicides, bayluscide. **Pharmac. Ther.** 19, 245-295.

Anon. 1978. **International encyclopedia of chemical science.** D. Van nostrand Company, New York.

APHA, AWWA and AWCA. 1995. **Standard Methods for Examination Water and Wastewater.** 20th ed., United Book Press, Maryland.

Boyd, C.E. 1979. **Water Quality in Warmwater Fish Ponds,** Agriculture Experiment Station, Auburn University, Auburn, AL.

Boyd, C.E. and A.W. Fast. 1992. **Pond Monitoring and Management.** In A.W. Fast and L.J. Lester. Marine Shrimp Culture: Principles and Practices. Amsterdam: Elsevier Science B.V.

Chen, J.C., and K.W. Chen. 1996. Hemolymph oxyhemocyanin, protein levels, acid-base balance, and ammonia and urea excretions of *Penaeus japonicus* exposed to saponin at different salinity levels. **Aquat. Toxicol.** 36: 115-128.

Chen, J.C., K.W. Chen. and J.M. Chen. 1996. Effects on survival, growth, molting and feeding of *Penaeus japonicus* juveniles. **Aquaculture** 144: 165-175.

- Chopra, R.N., R.L. Badhwar and S.Ghosh. 1965. **Poisonous of India**. Vol. 1. Indian Council of Agriculture Press, Delhi.
- Finney, D.J. 1971. **Probit Analysis**. 13th ed., Cambridge University.
- Minsalan, C.L.O. and Y.N. Chiu. 1986. Effect of tea seed cake on selective elimination of finfish in shrimp ponds, (pp. 79-82) *In*: J.L. Maclean., L.B. Dizon and L.V. Hosillos. (ed). **The First Asian Fisheries Forum**: Manila: Philippines.
- Morton, J.E. 1967. **Molluscs**. Hutchinson & Co. (Publishers) Ltd., London.
- Su, B.K., and J.C. Chen. 2007. Effect of saponin immersion on enhancement of the immune response of white shrimp *Litopenaeus vannamei* and its resistance against *Vibrio alginolyticus*. **Fish Shellfish Immunol**. 21: 74-81.
- Tang, Y.A., 1961. The use of saponin to control predaceous fish in shrimp ponds. **Fish Culture**. 23: 43-45.
- Terazaki, M., P. Tharnbuppa and Y. Nakayama. 1980. Eradication of predatory fishes in shrimp farms in utilization of Thai tea seed. **Aquaculture** 19: 235-242.
- Throp, F.J. and P.S. Lake. 1974. Toxicity bioassays of cadmium and zinc on the freshwater shrimp, *Paratya tasmanensis* Rich Ausk. **J. Mar. Freshwat. Res.** 25 : 97-104.
- Yeh, S.P., C.H. Liu, T.G. Sung, P.P. Lee and W. Cheng. 2006. Effect of saponin on hematological and immunological parameters of the giant freshwater prawn, *Macrobrachium rosenbergii*. **Aquaculture** 261: 1432-1439.



ตัวอย่างการวิเคราะห์ข้อมูลเพื่อหาค่า LC_{50} และช่วงแห่งความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซนต์

จากข้อมูลความเข้มข้นของกากชาและอัตราการตายในแต่ละระดับ นำมาประเมินค่าความเข้มข้นของกากชาที่ทำให้หอยจืดที่ระดับความเค็ม 10 พีพีที ตาย 50 เปอร์เซนต์ (LC_{50}) และช่วงแห่งความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซนต์ โดยวิธีวิเคราะห์แบบโพรบิต (Probit analysis) ตามวิธีของ Finney (1971) ตามตัวอย่างต่อไปนี้

กำหนดให้

C	=	ความเข้มข้นของสารละลาย
x	=	ค่า log ของระดับความเข้มข้นกากชา
r	=	จำนวนสัตว์ทดลองที่ตายเนื่องจากกากชา
n	=	จำนวนสัตว์ทดลองที่ใช้ในการทดลอง
p	=	เอ็มไพริคัลของอัตราการตาย (r/n)
y^*	=	เอ็มไพริคัลโพรบิต ได้จากการเปลี่ยนค่าเปอร์เซนต์การตายโดยใช้ตารางผนวกที่ ก5
Y	=	ค่าโพรบิตคาดคะเน (Expected probit)
y_0	=	ค่าโพรบิตต่ำสุด (Minimum probit) ได้จากตารางผนวกที่ ก6
y_1	=	ค่าโพรบิตสูงสุด (Maximum probit) ได้จากตารางผนวกที่ ก6
A	=	ช่วง (Ranges) ได้จากตารางผนวกที่ ก6
Y	=	ค่าโพรบิตสำหรับการคำนวณ (Working probit) ได้จากการคำนวณจากค่าโพรบิตที่คาดคะเนได้จากสูตร $Y = y_0 + pA$ หรือ $Y = y_1 - (1-p)A$
w	=	สัมประสิทธิ์ของการถ่วงน้ำหนัก (Working- coefficient) ได้จากตารางผนวกที่ ก7

วิธีการ

ความเข้มข้นของกากชา (C) ซึ่งมีอยู่ 6 ระดับ จำนวนหอยจิ้งก่ที่ตาย (r) และจำนวนหอยจิ้งก่ที่ใช้ในการทดลอง (n)

คำนวณค่า x จาก $x = 1 + \log C$ และ $p = r/n$ หาค่าเอมไพริกัลโพรบิท (y^*) จากการนำค่า p มาเปิดตารางผนวกที่ 6

ประมาณค่าคาดคะเนโพรบิทจากข้อมูล y^* และ x ด้วยวิธีการ plot กราฟ และปรับเส้นตรงด้วยสายตาโดยให้น้ำหนักแต่ละจุดเท่ากัน หรือคำนวณจากสมการถดถอยอย่างง่าย

ตัวอย่างการคำนวณ

ตารางผนวกที่ 1 วิธีการคำนวณความลาดชัน และจุดตัดแกนตั้ง ตามวิธีวิเคราะห์แบบโพรบิท

C	x	r	n	p	y^*	Y
30	2.47	0	10	0	-	3.20
39.59	2.59	2	10	0.2	4.16	3.93
52.23	2.71	3	10	0.3	4.48	4.67
68.92	2.83	6	10	0.6	5.25	5.41
90.94	2.95	9	10	0.9	6.28	6.14
120	3.08	10	10	1.0	-	6.94

ตารางผนวกที่ 2 การคำนวณครั้งที่ 1

x	y	W	Wx	Wx ²	Wxy	Wy	Wy ²	Y
2.47	2.75	1.80	4.45	10.98	12.23	4.95	13.61	2.69
2.59	4.20	4.1	10.62	27.51	44.60	17.22	72.32	3.62
2.71	4.49	6.2	16.80	45.51	75.44	27.84	124.99	4.54
2.83	5.25	6.0	16.98	48.06	89.15	31.5	165.38	5.47
2.95	6.26	4.1	12.10	35.67	75.71	25.67	160.67	6.39
3.08	7.34	0.2	0.62	1.90	4.52	1.47	10.78	7.40
Σ		22.4	61.57	169.63	301.65	108.65	547.75	

$$\begin{aligned}
 S_{xx} &= 169.63 - (61.57)^2 / 22.4 = 0.39 \\
 S_{xy} &= 301.65 - (61.57)(108.65) / 22.4 = 3.01 \\
 S_{yy} &= 547.75 - (108.65)^2 / 22.4 = 20.75 \\
 \bar{x} &= 61.57 / 22.4 = 2.75 \\
 \bar{y} &= 108.65 / 22.4 = 4.85 \\
 \hat{b} &= 3.01 / 0.39 = 7.72 \\
 \hat{a} &= 4.85 - 7.72 (2.75) = -16.38
 \end{aligned}$$

ดังนั้นสมการเส้นตรงของการคำนวณครั้งนี้คือ $Y = -16.38 + 7.72 x$

ตารางผนวกที่ 3 การคำนวณครั้งที่ 2

x	y	W	Wx	Wx ²	Wxy	Wy	Wy ²	Y
2.47	2.32	0.76	1.88	4.64	4.36	1.76	4.09	2.87
2.59	4.39	3.02	7.82	20.26	34.34	13.26	58.20	3.72
2.71	4.47	5.81	15.75	42.67	70.38	25.97	116.09	4.58
2.83	5.24	5.81	16.44	46.53	86.16	30.44	159.53	5.43
2.95	6.27	3.02	8.91	26.28	55.86	18.94	118.72	6.28
3.08	7.77	0.62	1.91	5.88	14.84	4.82	37.43	7.21
Σ		19.04	52.71	146.26	265.94	95.19	493.97	

$$\begin{aligned}
 S_{xx} &= 146.26 - (52.71)^2 / 19.04 = 0.34 \\
 S_{xy} &= 265.94 - (52.71)(95.19) / 19.04 = 2.42 \\
 S_{yy} &= 493.97 - (95.19)^2 / 19.04 = 18.07 \\
 \bar{x} &= 52.71 / 19.04 = 2.77 \\
 \bar{y} &= 95.19 / 19.04 = 5.00 \\
 \hat{b} &= 2.42 / 0.34 = 7.12 \\
 \hat{a} &= 5.00 - 7.12 (2.77) = -14.72
 \end{aligned}$$

ดังนั้นสมการเส้นตรงของการคำนวณครั้งนี้คือ $Y = -14.72 + 7.12 x$

เมื่อเปรียบเทียบค่าคาดคะเนไพรบิท ที่ใช้ในการคำนวณครั้งที่ 1 (ช่องสุดท้ายของการคำนวณครั้งที่ 1) กับค่าที่ได้จากการคำนวณครั้งที่ 2 (ช่องสุดท้ายของการคำนวณครั้งที่ 2) จะพบว่าผลต่างต่ำกว่าหรือใกล้เคียงกับ 0.2 ดังนั้น จึงนับว่าค่า a และ b ที่ได้รับ เป็นค่าประมาณที่ดีของ a และ b แล้ว จึงดำเนินการทดสอบความเป็นเส้นตรงต่อไป จากสมการ

$$\chi^2 = S_{yy} - S_{xy}^2 / S_{xx}$$

จะได้

$$\chi^2 = 18.07 - (2.42^2 / 0.34) = 0.85$$

ซึ่งมีขั้นแห่งความเป็นอิสระเท่ากับ $(6 - 2) = 4$ ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซนต์ ค่า $\chi^2 = 9.49$ ซึ่งสูงกว่าค่าที่คำนวณได้ จึงหมายความว่า ผลการทดลองในรูปของไพรบิทไม่เบี่ยงเบนไปจากเส้นตรง

ค่าล็อกการิทึมของมัธยฐานของความทนต่ออากาศของหอยจิ้งก จึงเท่ากับ

$$\hat{m} = ((5 - \hat{a}) / \hat{b}) - 1$$

(ลบด้วย 1 เพราะว่า $x = 1 + \log C$)

$$\hat{m} = ((5 - (-14.72)) / 7.12) - 1 = 1.78$$

และค่ามัธยฐานของความทนต่ออากาศจะเท่ากับ

$$TL_m = \text{antilog}(1.78) = 60.26 \text{ พิพีเอ็ม}$$

การคำนวณหาช่วงความเชื่อมั่นของ m ตามสมการ

$$m_L, m_U = \frac{(\hat{m} - g(V_{12} / V_{22}) \pm 1.96 / b \sqrt{V_{11} - 2 \hat{m} V_{12} + \hat{m}^2 V_{22} - g((V_{11} - (V_{12}^2 / V_{22}))}}{1 - g}$$

$$\begin{aligned}
\text{โดยที่ } V_{11} &= \sum Wx^2 / (S_{xx} \sum W) = 22.61 \\
V_{12} &= \bar{x} / S_{xx} = 8.15 \\
V_{22} &= 1 / S_{xx} = 2.94 \\
g &= (1.96)^2 V_{22} / b^2 = 0.22
\end{aligned}$$

จากการแทนค่าในสมการข้างต้น จะได้ช่วงแห่งความเชื่อมั่น $1 + m$

$$\begin{aligned}
&= \frac{(2.78 - 0.61) \pm 0.28 \sqrt{22.61 - 29.01 + 9.32 - 0.0044}}{0.78} \\
&= \frac{2.17 \pm 0.16}{0.78} \\
&= 2.58, 2.99
\end{aligned}$$

เนื่องจาก $x = 1 + \log C$ เพราะฉะนั้น ช่วงแห่งความเชื่อมั่นของ m จึงเท่ากับค่าที่ได้ลบด้วย 1 คือ $m_L, m_U = 1.58, 1.99$

เพราะฉะนั้น ช่วงแห่งความเชื่อมั่นที่ 95 เปอร์เซนต์ ของมัธยฐานของความทนต่ออากาศในหอยจิ้งจกจึงเท่ากับ $\text{antilog}(1.58)$ ถึง $\text{antilog}(1.99)$ ซึ่งเท่ากับ 38.02 ถึง 97.72 พิพีเอ็ม

ตารางผนวกที่ 4 การเปลี่ยนเปอร์เซ็นต์การตายเป็นไฟร็กัลป์โปรบิท

อัตรา	0	1	2	3	4	5	6	7	8	9
0	-	2.67	2.95	3.12	3.25	3.36	3.45	3.52	3.59	3.66
0.1	3.72	3.77	3.82	3.87	3.92	3.96	4.01	4.05	4.08	4.12
0.2	4.16	4.19	4.23	4.26	4.29	4.33	4.36	4.39	4.42	4.45
0.3	4.48	4.50	4.53	4.56	4.59	4.61	4.64	4.67	4.69	4.72
0.4	4.75	4.77	4.80	4.82	4.85	4.87	4.90	4.92	4.95	4.97
0.5	5.00	5.03	5.05	5.08	5.10	5.13	5.15	5.18	5.20	5.23
0.6	5.25	5.28	5.31	5.33	5.36	5.39	5.41	5.44	5.47	5.50
0.7	5.52	5.55	5.58	5.61	5.64	5.67	5.71	5.74	5.77	5.81
0.8	5.84	5.88	5.92	5.95	5.99	6.04	6.08	6.13	6.18	6.23
0.9	6.28	6.34	6.41	6.48	6.55	6.64	6.75	6.88	7.05	7.33

ตารางผนวกที่ 5 ค่าโปรบิตต่ำสุด (Minimum Probit) โปรบิตสูงสุด (Maximum Probit)

Expected Probit	Minimum Working (y_0)	Range (A)	Maximum Working (y_1)	Expected Probit (Y)
1.1	0.8579	5033.8402	9.1421	8.9
1.2	0.9522	3425.2797	9.0478	8.8
1.3	1.0462	2354.158	8.9538	8.7
1.4	1.1400	1634.2486	8.8600	8.6
1.5	1.2334	1145.8917	8.7666	8.5
1.6	1.3266	811.54	8.6734	8.4
1.7	1.4194	580.5282	8.5806	8.3
1.8	1.5118	419.4475	8.4882	8.2
1.9	1.6038	306.1081	8.3962	8.1
2.0	1.6954	225.6395	8.3046	8.0
2.1	1.7866	167.9957	8.2134	7.9
2.2	1.8772	126.3352	8.1228	7.8
2.3	1.9673	95.9607	8.0327	7.7
2.4	2.0568	73.6216	7.9432	7.6
2.5	2.1457	57.0506	7.8543	7.5
2.6	2.339	44.6538	7.7661	7.4
2.7	2.3214	35.3020	7.6787	7.3
2.8	2.4081	28.1832	7.5919	7.2
2.9	2.4938	22.7357	7.5062	7.1
3.0	2.5786	18.5216	7.4214	7.0
3.1	2.6624	15.2402	7.3376	6.9
3.2	2.7449	12.6662	7.2551	6.8
3.3	2.8261	10.6327	7.1739	6.7
3.4	2.9060	9.0154	7.0940	6.6
3.5	2.9842	7.7210	7.0158	6.5
3.6	3.0606	6.6788	6.9394	6.4

ตารางผนวกที่ 5 (ต่อ)

Expected Probit	Minimum Working (y_0)	Range (A)	Maximum Working (y_1)	Expected Probit (Y)
3.7	3.1351	5.8354	6.8649	6.3
3.8	3.2074	5.1497	6.7926	6.2
3.9	3.2773	4.5903	6.7227	6.1
4.0	3.3443	4.1327	6.6557	6.0
4.1	3.4083	3.7582	6.5917	5.9
4.2	3.4687	3.4519	6.5313	5.8
4.3	3.5251	3.2025	6.4749	5.7
4.4	3.5770	3.0010	6.4230	5.6
4.5	3.6236	2.8404	6.3764	5.5
4.6	3.6643	2.7154	6.3357	5.4
4.7	3.6982	2.6220	6.3018	5.3
4.8	3.7241	2.5573	6.2759	5.2
4.9	3.7407	2.5192	6.2593	5.1
5.0	3.7467	2.5066	6.2533	5.0
5.1	3.7401	2.5192	6.2599	4.9
5.2	3.7187	2.5573	6.2813	4.8
5.3	3.6798	2.6220	6.3202	4.7
5.4	3.6203	2.7154	6.3797	4.6
5.5	3.5360	2.8404	6.4640	4.5
5.6	3.4220	3.0010	6.5780	4.4
5.7	3.2724	3.2025	6.7276	4.3
5.8	3.0794	3.4519	6.9206	4.2
5.9	2.8335	3.7582	7.1665	4.1
6.0	2.5229	4.1327	7.4771	4.0
6.1	2.1325	4.5903	7.8675	3.9
6.2	1.6429	5.1497	8.3571	3.8

ตารางผนวกที่ 5 (ต่อ)

Expected Probit	Minimum Working (y_0)	Range (A)	Maximum Working (y_1)	Expected Probit (Y)
6.3	1.0295	5.8354	8.9705	3.7
6.4	0.2606	6.6786	9.7394	3.6
6.5	-0.7050	7.7210	10.7051	3.5

ตารางผนวกที่ 6 สัมประสิทธิ์ของการถ่วงน้ำหนัก (w)

Y	0.0	0.1	0.2	0.3	0.4	0.5	0.6	0.7	0.8	0.9
1	0.001	0.001	0.001	0.002	0.002	0.003	0.005	0.006	0.008	0.011
2	0.015	0.019	0.025	0.031	0.040	0.050	0.062	0.076	0.092	0.110
3	0.131	0.154	0.180	0.208	0.238	0.269	0.302	0.336	0.370	0.405
4	0.439	0.471	0.503	0.532	0.558	0.581	0.601	0.616	0.627	0.634
5	0.637	0.634	0.627	0.616	0.601	0.581	0.558	0.532	0.503	0.047
6	0.436	0.405	0.370	0.336	0.302	0.269	0.238	0.208	0.180	0.015
7	0.131	0.110	0.092	0.076	0.062	0.050	0.040	0.031	0.025	0.019
8	0.015	0.011	0.008	0.006	0.005	0.003	0.002	0.002	0.001	0.001

ประวัติการศึกษาและการทำงาน

ชื่อ นางสาวลิลลา หงษ์คณารัตน์
เกิดวันที่ 1 กรกฎาคม 2530
สถานที่เกิด อำเภอเมือง จังหวัดนนทบุรี
ประวัติการศึกษา วท.บ. (ประมง) มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
ตำแหน่งปัจจุบัน -
สถานที่ทำงานปัจจุบัน -
ผลงานดีเด่นและ/หรือรางวัลทางวิชาการ -
ทุนการศึกษาที่ได้รับ -