



ใบรับรองปัญหาพิเศษปริญญาตรี
ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์

เรื่อง

ความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของสารเคมีบางชนิดต่อไรแดง

Acute Toxicity of Some Chemical on Water Flea

(Moina macrocopa)

โดย

นางสาวอัจฉรา กิจเจริญนารักษ์

ได้พิจารณาเห็นชอบโดย

อาจารย์ที่ปรึกษา *มิ่งดก กิจสุขสันต์*

กรรมการ *Chate Jan*

กรรมการ *Chany Jan*

กรรมการ

กรรมการ

ภาควิชารับรองแล้ว

..... *Dr. Sorolml - ราชภัฏบุรีรัมย์*

(..... *รองศาสตราจารย์ ดันดีพ้อมพ์*)

หัวหน้าภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์

วันที่ .. 24 .. เดือน .. 5 .. ปี .. 2532 ..

25 พ.ย. 254

ร.พ.
๐ 498
2๐31

13642



ปัญหาพิเศษ

เรื่อง



T100614

ความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของสารเคมีบางชนิดต่อไรแดง
Acute Toxicity of Some Chemical on Water Flea
(Moina macrocopa)

โดย

นางสาวอัจฉรา กิจเจริญธำรงค์

เสนอ

ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์

คณะเทคโนโลยีการเกษตร

สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้า

เจ้าคุณทหารลาดกระบัง กรุงเทพฯ

พ.พ.

๐๔๙๘๓

พ.ศ. 2531

2531

เลขหมู่.....T100614

เลขทะเบียน.....

วัน,เดือน,ปี.....

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



บทความพิเศษ

เรื่อง

ความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของสารเคมีบางชนิดต่อไรแดง
Acute Toxicity of Some Chemical on Water Flea
(Moina macrocopa)

การศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของสารเคมีบางชนิดต่อไรแดง ที่ระดับความเข้มข้นแตกต่างกันในเวลา 24 ชั่วโมง โดยแบ่งการทดลองเป็น 2 ขั้นตอน คือ การทดลองขั้นต้น (Preliminary Test) และการทดลองอย่างละเอียด (Full Scale Test) เก็บข้อมูลจากการตายสะสมของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง พบว่า ความเป็นพิษของฟอร์มาลินที่ระดับความเข้มข้น 10, 15.5, 24.5, 38.5 และ 60 ส่วนในล้านส่วน ไรแดงมีการตายสะสมเท่ากับ 0, 10, 20, 50 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ความเป็นพิษของโปแตสเซียมไดโครเมตที่ระดับความเข้มข้น 1.5, 2.35, 3.67, 5.75 และ 9 ส่วนในล้านส่วน ไรแดงมีการตายสะสมเท่ากับ 20, 25, 45, 90 และ 100 เปอร์เซ็นต์ ความเป็นพิษของมาลาไคท์กรีนที่ระดับความเข้มข้น 0.05, 0.12, 0.28, 0.65 และ 1.5 ส่วนในล้านส่วน ไรแดงมีการตายสะสมเท่ากับ 0, 20, 25, 55 และ 90 เปอร์เซ็นต์ และความเป็นพิษของโซเดียมคลอไรด์ที่ระดับความเข้มข้น 0.2, 0.27, 0.36, 0.48 และ 0.65 ส่วนในร้อยส่วน ไรแดงมีการตายสะสมเท่ากับ 20, 30, 60, 90 และ 100 เปอร์เซ็นต์

ในการวิเคราะห์ข้อมูลตามวิธีของ Litchfield และ Wilcoxon (1949) ค่าความเข้มข้นของสารเคมีที่ทำให้ไรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ในเวลา 24 ชั่วโมงจะแตกต่างกันไปตามชนิดของสารเคมี คือ ฟอร์มาลิน โปแตสเซียมไดโครเมต มาลาไคท์กรีนและโซเดียมคลอไรด์ มีค่าความเข้มข้นที่ทำให้ไรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ในเวลา 24 ชั่วโมงเท่ากับ 38.5, 3.0, 0.38 ส่วนในล้านส่วน และ 0.31 ส่วนในร้อยส่วนตามลำดับ ความเป็นพิษของสารเคมีทั้ง 4 ชนิดต่อไรแดงจะเกิดอย่างรุนแรงในช่วง 12-24 ชั่วโมง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



คำนิยม

การทำปัญหาพิเศษครั้งนี้ ข้าพเจ้าขอขอบพระคุณ อาจารย์ปวีณา กิจสวัสดิ์ อาจารย์ที่ปรึกษาที่กรุณาให้คำแนะนำวิธีการปฏิบัติและตรวจแก้ไขข้อบกพร่องต่าง ๆ ทำให้ปัญหาพิเศษฉบับนี้มีความสมบูรณ์และถูกต้องยิ่งขึ้น

ขอขอบพระคุณ อาจารย์ศรีสกุล วรจันทร์ ที่กรุณาให้ใช้อุปกรณ์ในการเตรียมสารเคมีและอาจารย์ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์ทุกท่านที่ให้คำแนะนำในการปฏิบัติงาน

ขอขอบคุณเพื่อน ๆ และผู้เกี่ยวข้องทุกท่านที่ให้ความช่วยเหลือในการปฏิบัติการณ์ต่าง ๆ จนกระทั่งการทดลองสำเร็จลุล่วงด้วยดี

อัจฉรา กิจเจริญนารักษ์

12 มีนาคม 2532

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

(1.)

สารบัญ

หน้า

สารบัญ	(1)
สารบัญตาราง	(2)
สารบัญภาพ	(2)
คำนำ	1
การตรวจเอกสาร	3
อุปกรณ์และวิธีการ	17
ผลการทดลองและวิจารณ์	20
สรุป	32
เอกสารอ้างอิง	33
ภาคผนวก	36

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญตาราง

ตารางที่

หน้า

1	เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในสารละลาย ฟอร์มาลินที่ระดับความเข้มข้นแตกต่างกันในช่วง เวลา 24 ชั่วโมง	23
2	เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในสารละลาย โปแตสเซียมไดโครเมตที่ระดับความเข้มข้นแตกต่าง กันในช่วงเวลา 24 ชั่วโมง	24
3	เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในสารละลาย มาลาโคทรีนที่ระดับความเข้มข้นแตกต่างกันใน ช่วงเวลา 24 ชั่วโมง	25
4	เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในสารละลาย โซเดียมคลอไรด์ที่ระดับความเข้มข้นแตกต่างกันใน ช่วงเวลา 24 ชั่วโมง	26
5	ค่า 24 ชั่วโมง LC_{50} พังค์ชั้นความลาดเอียงและช่วง ความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ในเวลา 24 ชั่วโมงของ สารเคมีต่อไรแดง	27

สารบัญภาพ

ภาพที่

1	ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟอร์มาลินกับ เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง	28
2	ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของโปแตสเซียมไดโคร เมตกับเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง	29

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สารบัญภาพ (ต่อ)

ภาพที่

หน้า

- | | | |
|---|---|----|
| 3 | ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของมาลาโคทกรีน
กับเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในเวลา 24
ชั่วโมง | 30 |
| 4 | ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของโซเดียมคลอไรด์
กับเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในเวลา 24
ชั่วโมง | 31 |



ความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของสารเคมีบางชนิดต่อไรแดง

Acute Toxicity of Some Chemical on Water Flea

(Moina macrocopa)

คำนำ

ไรแดง (water flea) เป็นสัตว์น้ำที่มีขนาดเล็ก มีความสำคัญทางการประมงมากสามารถนำมาใช้เลี้ยงลูกปลาวัยอ่อน โดยเฉพาะพวกปลาที่มีความสำคัญทางเศรษฐกิจ เช่น ปลาสวาย ปลาทอง และปลาสวายงามอื่น ๆ ซึ่งผู้เลี้ยงปลาสวายงามในนครระยองชอบใช้ไรแดงเลี้ยงปลา เพราะไรแดงมีคุณค่าทางอาหารสูงและไม่ทำให้น้ำเน่าเสียง่าย แต่ในปัจจุบันปริมาณไรแดงจากแหล่งน้ำธรรมชาติเพียงอย่างเดียวไม่เพียงพอแก่ความต้องการ ฉะนั้นจึงมีการเพาะเลี้ยงไรแดงเพื่อการค้าขึ้น ในการเลี้ยงไรแดงนี้มักประสบปัญหาเกี่ยวกับโรคซึ่งนอกจากจะกระทบต่อผลผลิตของไรแดงที่ลดลงแล้ว ยังอาจเป็นสาเหตุให้เกิดโรครกับปลาที่ให้อาหารไรแดงเป็นอาหาร ดังนั้นผู้เลี้ยงไรแดงต้องมีความรู้เพื่อป้องกันหรือหลีกเลี่ยงไม่ให้เกิดโรครกับไรแดง แต่ถ้าเกิดโรครกับไรแดงขึ้นแล้วจะต้องสามารถรักษาโรคได้

การใช้ยาหรือสารเคมีต่าง ๆ เพื่อรักษาโรคเป็นวิธีการสุดท้ายที่จะใช้ เพราะปกติแล้วการใช้ยาหรือสารเคมีนั้น ควรระวังว่าจุลชีพที่ควรใช้ในการรักษา บางครั้งการใช้ยาชนิดต่าง ๆ ถ้าไม่มีความรู้หรือขาดประสบการณ์อาจจะเกิดผลเสียได้ ฟอร์มาลิน โปแตสเซียมโครเมต มาลาไคท์กรีนและโซเดียมคลอไรด์เป็นสารเคมีที่ถูกนำมาใช้ประโยชน์อย่างกว้างขวางในกิจการประมงในลักษณะต่าง ๆ กัน หาได้ง่าย และมีราคาไม่แพงนัก มีประโยชน์ในการป้องกันรักษาโรคในไรแดงและสัตว์น้ำอื่น ๆ แต่ถ้าใช้เกินความพอดี คือ มีความเข้มข้นมากกว่าที่จะไถ่ผลแล้วก็จะทำให้การใช้สารเคมีนั้นเป็นการทำลาย อาจฆ่าไรแดงและสัตว์น้ำตายได้ ที่เห็นได้ง่าย ๆ เช่น การใช้ฟอร์มาลิน ซึ่งจัดอยู่ในประเภทยาฆ่าเชื้อโรค อย่างหนึ่ง ถ้าใช้ที่ความเข้มข้นสูง 200 พีพีเอ็มเป็นเวลานาน ๆ ปลาจะตาย ที่ความเข้มข้น 50 พีพีเอ็มแพลงค์ตอนในน้ำที่เป็นอาหารของไรแดงก็จะตายด้วย (เกรียงศักดิ์, 2523) หรือใช้ในระดับความเข้มข้นต่ำเกินไป ผลที่ได้เพื่อ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนลิขสิทธิ์ไว้ใช้ในเพื่อการศึกษาเท่านั้น เมื่ออนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า

ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การป้องกันและรักษาโรคจะทำได้ง่ายขึ้น สิ่งเหล่านี้เป็นข้อ
เสียของการใช้สารเคมีที่ไม่ถูกต้อง ดังนั้นการนำเอาสารเคมีมาใช้เพื่อจุดประ
สงค์ให้เป็นยาป้องกันและรักษาโรค ผู้ใช้ควรคำนึงถึงความเข้มข้นที่เหมาะสมของ
สารเคมีที่ใช้

เพื่อให้การป้องกันและรักษาโรคโดยการใส่พอร์มาลิน มาลาโคท.
กรีน โปแตสเซียมไดโครเมตและโซเดียมคลอไรด์เป็นไปอย่างปลอดภัยยิ่งขึ้น ก่อน
ที่จะเลือกชนิดของสารเคมีที่ใช้ควรมีการศึกษาและทดลองเพื่อหาระดับความเข้ม
ข้นของสารเคมีที่สามารถออกฤทธิ์ต่อเชื้อโรคโดยไม่มีผลเสียต่อไรแดงในท้องปฏิบัติ
การซึ่งจะทำให้ได้ข้อมูลเบื้องต้น เป็นแนวทางในการนำไปใช้ในกิจการเพาะเลี้ยง
สัตว์น้ำใบบนอย่างถูกต้องปลอดภัยและมีประสิทธิภาพที่สุด

วัตถุประสงค์

1. เพื่อศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของพอร์มาลินต่อไรแดง
2. เพื่อศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของโปแตสเซียมไดโคร
เมตต่อไรแดง
3. เพื่อศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของมาลาโคทกรีนต่อไร
แดง
4. เพื่อศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของโซเดียมคลอไรด์ต่อ
ไรแดง

การตรวจเอกสาร

การจำแนกตามลักษณะอนุกรมวิธานของไรแดง

ไรแดงมีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า Moina macrocopa เป็นสัตว์พวก Crustacean ที่มีขนาดเล็ก ลักษณะเป็นรูปไข่คล้าย Daphnia สามารถมองเห็นด้วยตาเปล่า (นระอบ, 2511). Edmonson (1966) จัดไรแดงอยู่ใน

Phylum Arthropoda
 Class Crustacea
 Subclass Brachiopoda (phyllopods)
 Order Cladocera (water flea)
 Suborder Calyptomera
 Family Daphnidae
 Genus Moina

ลักษณะทั่วไป

ไรแดงมีส่วนหัวกลม จอยปากสั้น ตัวอ่อนลำตัวมีขนาดกว้างประมาณ 0.27 มิลลิเมตรและยาวประมาณ 0.53 มิลลิเมตร เมื่อโตเต็มวัยจะมีขนาดกว้างประมาณ 0.6 มิลลิเมตร ยาว 1.04 มิลลิเมตร (ภาณุ, 2530) ตัวมีสีแสดเรื่อ ๆ ถ้าอยู่รวมกันเป็นจำนวนมากจะเห็นเป็นกลุ่มสีแสดซีดเจิน ไรแดงเพศเมียมีขนาดใหญ่กว่าไรแดงเพศผู้ ลำตัวอ่อนเกือบกลมมีขนาดเฉลี่ย 1.25 มิลลิเมตร ไรแดงเพศผู้มีขนาดเล็กและลำตัวค่อนข้างเรียวกว่า มีขนาดเฉลี่ย 0.6 มิลลิเมตร (สันทนา, 2524) ในสภาวะปกติไรแดงจะมีประชากรเพศผู้ 5 เปอร์เซ็นต์และเพศเมีย 95 เปอร์เซ็นต์ (สารวย, 2530)

ไรแดงมีลำตัวที่ไม่แบ่งเป็นข้อปล้องให้เห็นได้ชัด บริเวณอก (tho เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

rax) และท้อง (abdomen) มีเปลือก (carapace) หุ้ม เปลือกนี้ประกอบด้วย
 ฝา (bivalves) ทางด้านท้องเป็นร่องเปิดไปตามความยาวของลำตัว (มะ
 ออบ, 2511) ส่วนหัวมีโครงสร้างที่แข็งแรงและไม่เปิดทางด้านล่างแยกออกจาก
 ส่วนหลังโดยมี cervical sinus หรือ notch แยกออกเห็นได้ชัด โครง
 สร้างของหัวที่สำคัญ คือ ตารวม (compound eye) ซึ่งประกอบด้วยเลนส์
 เล็ก ๆ (hyaline lense) จำนวนมากมาย และมี pigment granules
 อยู่ล้อมรอบ ตากลอกกลิ้งไปมาติดต่อกันโดยเนื้อตา 3 คู่ (อรุณี, 2528) ส่วนหัวมี
 หนวด 2 คู่ หนวดคู่แรกมีขนาดเล็ก สั้น ไม่แบ่งเป็นปล้อง ปลายหนวดมีขนเล็ก ๆ
 5-6 เส้นตรงเกือบกึ่งกลางหนวดมีขนรับความรู้สึก (sense hair) 1 เส้น
 หนวดคู่ที่สองมีขนาดใหญ่ตรงปลายแบ่งเป็น 2 แขนง แต่ละแขนงมี 3 ปล้องขนาด
 เท่า ๆ กัน (สันทนา, 2524) ไรแดงมีปากขนาดเล็กอยู่บริเวณหัวตอนที่ติดกับลำ
 ตัว มีขาที่อก (thoracic leg) 5-6 คู่ ปลายขาแตกออกเป็น 2 แฉก ส่วน
 ท้องแบนลง ทางด้านท้ายสุดของลำตัวมีขนแข็ง 2 อันและตอนท้ายสุดของท้องมี
 หนามแหลม (terminal claw) 2 อัน ลำไส้ตรงมี hepatic caeca
 1 คู่ (มะออบ, 2511)

การสืบพันธุ์

1. การสืบพันธุ์แบบไม่อาศัยเพศ ตัวเมียจะมีไข่และฟักออกเป็นตัว
 (เพศเมีย) โดยไม่ต้องผสมพันธุ์ ไข่จะฝังตัวอยู่ในช่องท้องระหว่างผนังภายในของ
 ด้านหลังของลำตัว เรียกว่า brood case ไข่เจริญเติบโตอยู่ใน brood case
 นั้นจนเป็นตัวอ่อนเกือบเหมือนพ่อแม่ เมื่อเจริญเต็มที่แล้วจึงจะออกมาว่ายน้ำเป็น
 ออิสระ ซึ่งการสืบพันธุ์แบบนี้จะพบเมื่อสภาพแวดล้อมเหมาะสมและมีอาหารสมบูรณ์
 (มะออบ, 2511)

2. การสืบพันธุ์แบบอาศัยเพศ จะเกิดขึ้นเมื่อสภาพแวดล้อมผิดปกติ
 เช่น อาหารขาดแคลน อุณหภูมิต่ำเกินไป (ต่ำกว่า 13°C) ความเป็นกรดเป็นด่าง
 ต่ำกว่า 6 หรือสูงกว่า 7 เป็นต้น ไรแดงเพศผู้จะถูกสร้างมากขึ้นก่อน จากนั้น
 ไรแดงเพศเมียจะสร้าง resting egg ขึ้นภายใน brood chamber 2 ใบ
 มีสีขาวขุ่นและมีขนาดใหญ่กว่า pathenogenetic egg สามารถมองเห็นได้ชัด

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สวอนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
 ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีก้นำไปใช้

เจิน resting egg นี้จะต้องได้รับการผสมจากไรแดงเพศผู้ก่อน แล้วจึงสร้าง
 ปลอด epipium ขึ้น เรียกชื่อใหม่ว่า epipium egg (สารวย, 2529)
 จากนั้นตัวเมียก็จะตายและทิ้งไข่ที่ผสมแล้วไว้ epipium egg จะทนต่อสภาพ
 แวกปลอมปิดปกติได้นาน และจะฟักออกเป็นตัวเมื่อสภาพแวดล้อมเหมาะสม (สารวย,
 2530)

วงจรชีวิตของไรแดง

วงจรชีวิตของสัตว์ใน Order Cladocera แบ่งออกเป็น 4 ชั้น
 คือ ไข่ (egg) วัยอ่อน (juvenile) วัยรุ่น (adolescent) และตัว
 เต็มวัย (adult) ในระยะที่เป็นไข่จะเจริญในรังไข่ และเมื่อออกมาว่ายน้ำ
 เป็นอิสระจะอยู่ในชั้นวัยอ่อนและลอกคราบสู่ตัวเต็มวัย การลอกคราบเป็นการ
 เจริญเติบโตทางขนาดเช่นเดียวกับพวกกุ้ง ปู ซึ่งไรแดงเจริญเติบโตจากวัยอ่อน
 ถึงตัวเต็มวัยมีการลอกคราบ 2 ครั้ง (มะอบ, 2511) สันตนา (2524) ได้ทดลอง
 เลี้ยงไรแดงในหลอดทดลอง ปรากฏว่าไรแดงอายุ 48 ชั่วโมงสามารถผลิตลูก
 ออกมาได้ 8-14 ตัว หลังจากนั้นต่อมาอีกประมาณ 24-30 ชั่วโมงก็จะผลิตลูกรุ่น
 ที่ 2 ออกมาอีกในจำนวนใกล้เคียงกับครั้งแรก แล้วตัวแม่ก็จะตาย จากตัวอ่อนที่
 หลุดมาจากตัวแม่จนโตเต็มวัยสามารถให้ลูกได้ใช้เวลาประมาณ 48-60 ชั่วโมง
 และจะมีการลอกคราบ 1 ครั้งก่อนที่จะผลิตลูกรุ่นแรก ซึ่งเมื่อรวมระยะวงจรชีวิต
 ของไรแดงทดลองตั้งแต่เกิดจนตายใช้ระยะเวลา 96-144 ชั่วโมง

นิสัยการกินอาหารของไรแดง

อาหารของไรแดงเป็นชีวอินทรีย์ขนาดเล็ก (มะอบ, 2511) พวก
 แบคทีเรียซึ่งมีทั้งแบบแท่ง (bacillus) และแบบกลม (coccus) นอกจากนี้
 ยังมีพวกยูกลีนาและคลอเรลลา ซึ่งขึ้นอยู่กับแหล่งน้ำที่ไรแดงอาศัยอยู่ (สารวย,
 2529) แหล่งน้ำที่พบไรแดงเกิดขึ้นหนาแน่นเป็นส่วนมากจะมีสีเขียวปนน้ำตาล
 คลายสีของน้ำหางหรือสีชาแก่ ปริมาณออกซิเจนที่ละลายน้ำมีน้อยมากประมาณ 0.5
 -4.4 มิลลิกรัมต่อลิตร ค่า pH 7.2-7.8 ฟอสเฟต 3-8 มิลลิกรัมต่อลิตร แอม
 โมเนีย 1-29 มิลลิกรัมต่อลิตร ซิลิกา 8-19 มิลลิกรัมต่อลิตรและแคลเซียมประ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สแกนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
 มาณ 70-150 มิลลิกรัมต่อลิตร (สันตนา, 2524)

ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ส่วนประกอบในหัวโรแดง

สันหนา (2524) พบว่านอกจากน้ำซึ่งมีอยู่ประมาณ 94 เปอร์เซ็นต์แล้ว ถ้านำน้ำหนักแห้งของโรแดงมาหาค่าประกอบอาหาร จะพบว่า มีโปรตีน 74.09 เปอร์เซ็นต์ คาร์โบไฮเดรต 12.25 เปอร์เซ็นต์ ไขมัน 10.19 เปอร์เซ็นต์และเถ้า 3.47 เปอร์เซ็นต์

ประโยชน์ของโรแดง

ตะบอง (2511) รายงานว่า โรแดงเป็นอาหารพื้นฐานของลูกปลาวัยอ่อนเกือบทุกชนิดและเป็นอาหารของปลาขนาดใหญ่บางชนิด การเพาะโรแดงเป็นการเตรียมอาหารให้ลูกปลาเพื่อแก้ปัญหาเกี่ยวกับการตายของลูกปลาในระยะที่หุงอาหาร เพิ่งยุบ

ฟอร์มาลิน

สูตรทางเคมีของฟอร์มาลิน คือ HCOH ฟอร์มาลินเป็นของเหลวซึ่งมีส่วนผสมของแก๊สฟอร์มมาดีไฮด์กับน้ำ มีแก๊สอยู่ประมาณ 40 เปอร์เซ็นต์ นอกจากจะผสมกับน้ำแล้วฟอร์มาลินที่มีขายอยู่ทั่วไปอาจมีส่วนผสมของเมทานอล (methyl alcohol) แต่เมทานอลมีความเป็นพิษค่อนข้างแรง ซึ่งไม่ใช้ในการเตรียมสารเพื่อปฏิบัติกับปลา ควรเลือกใช้เฉพาะชนิดที่ไม่มีเมทานอลผสมอยู่ ฟอร์มาลินที่เก็บไว้นาน ๆ มักจะมีพาราฟอร์มมาดีไฮด์ (paraformaldehyde) เกิดขึ้น โดยจะสังเกตเห็นเป็นตะกอนขาวอยู่ที่ข้างหรือก้นขวด การเกิดพาราฟอร์มมาดีไฮด์จะถูกเร่งโดยแสงและอุณหภูมิค่า พาราฟอร์มมาดีไฮด์นี้เป็นพิษต่อปลา ดังนั้นควรเก็บฟอร์มาลินไว้ในขวดป้องกันแสง หรือเลือกใช้ฟอร์มาลินใหม่ ๆ ถ้าเกิดพาราฟอร์มมาดีไฮด์ขึ้นเพียงเล็กน้อยให้กรองสารละลายด้วยกระดาษกรองชนิดละเอียดก่อนใช้ (Duijn, 1967)

วิธีเตรียม Stock Solution

ในการใช้ฟอร์มาลินนี้จะต้องใช้ในปริมาณน้อย เพราะถ้าใช้มากเกินไปอาจทำให้เกิดอันตรายต่อปลาได้ ดังนั้นจึงต้องเตรียมด้วยความระมัดระวัง ไม่ว่ากรณ์ใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เสียก่อนจะได้สะดวกในการนำไปใช้ โดยเตรียมขึ้นเป็น 2 อัตราส่วน ดังนี้

1. ใช้ฟอร์มาลิน 1 ส่วนต่อน้ำ 99 ส่วน
2. ใช้ฟอร์มาลิน 10 ส่วนต่อน้ำ 90 ส่วน (กมลพร, 2511)

การใช้ฟอร์มาลินเพื่อป้องกันและกำจัดโรคสัตว์น้ำ

การใช้ฟอร์มาลินเพื่อป้องกันและกำจัดโรคสัตว์น้ำนั้น ทำกันมาเป็น เวลาช้านาน อักนี (2528) ได้รายงานการใช้ฟอร์มาลินในการป้องกันและรักษา โรคปลาที่เกิดจากพวกหนอนพยาธิ เชื้อราและเชื้อแบคทีเรีย โดยมีหลักการใน การปฏิบัติแตกต่างกันไป คือ

ชั่วโมง

1. ใช้ฟอร์มาลินเข้มข้น 250 พีพีเอ็มในน้ำ นำปลาลงแช่ 1

ชั่วโมง

2. ใช้ฟอร์มาลินเข้มข้น 40 พีพีเอ็มในน้ำ นำปลาลงแช่ 24

คัยอยู่เป็นเวลานานข้ามวัน

3. ใช้ฟอร์มาลินเข้มข้น 15-20 พีพีเอ็มในน้ำในบ่อที่มีปลาอา

4. ใช้ฟอร์มาลินเข้มข้น 15-20 พีพีเอ็มร่วมกับมาลาโคทกรีน 0.1-0.5 พีพีเอ็ม ใต้น้ำในบ่อปลาเป็นเวลานานข้ามวัน

ทั้งนี้นอกจากจะขึ้นอยู่กับความเข้มข้นของสารละลายฟอร์มาลินแล้ว ชนิดและขนาดของปลารวมทั้งชนิดของโรคปลาก็เป็นสิ่งสำคัญที่ทำให้วิธีการใช้แตกต่างกันออกไป

ใช้ฟอร์มาลินที่ความเข้มข้นค่าผสมในน้ำในบ่อปลาที่เป็นโรคที่เกิดขึ้น ตามนิรพันธุ์หรือพยาธิเหงือก (Gill Flukes) อุณหภูมิของน้ำไม่ควรต่ำกว่า 18°C (65 F) (Duijn, 1967)

กมลพร (2511) พบว่า ฟอร์มาลินเหมาะที่จะใช้รักษาโรคที่เกิด ตามนิรพันธุ์ที่เรียกว่า sliminess ลักษณะของโรคนี้จะสังเกตได้จากเมื่อก โยชนด้านการค้า ไม่ว่าการฉีดยาทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

เปลี่ยนเป็นสีเทา ชุ่มหรือเป็นฝ้า ยิ่งถ้าเป็นปลาที่ไม่มีเกล็ดและมีสีค่อนข้างดำ เช่น ปลาอุก จะสังเกตเห็นได้ง่าย โรคนี้เกิดจากโปรโตซัวหลายชนิดหรือบางที เพราะมีพวก Trematode worm ไปเกาะอยู่ควย สำหรับการรักษาโรค Sliminess โดยทั่ว ๆ ไป ใช้น้ำยาที่เตรียม (Stock Solution) อัตราส่วน 1 ต่อ 99 ผสมน้ำในอัตราส่วน 6-7 ซีซี. ต่อ น้ำ 1 ลิตร แช่นาน 15-30 นาที ควร ทำทุก ๆ 2 วันจนกว่าจะหาย ส่วน Trematode worm นั้นใช้ฟอร์มาลินจำนวน 25 ซีซี. ผสมน้ำ 1 ลิตร และใช้ระยะเวลาแช่ปลานาน 1 ชั่วโมง ทำซ้ำทุก 2 วัน จนกว่า Trematode จะหลุดออกหมด สำหรับปลาที่เลี้ยงในบ่อใช้ฟอร์มาลินใน อัตราส่วน 15 พีพีเอ็ม ไม่ควรใช้ในอัตราส่วนสูงกว่า 15 พีพีเอ็ม เพราะอาจเกิด อันตรายต่อปลาได้

สุปราณี (2514) ศึกษาค้นคว้าทดลองใช้ฟอร์มาลินในการป้องกันและ รักษาโรคปลาอุก สรุปได้ว่า ถ้าปลายอมช้ำมากเนื่องจากการขนส่งหรือการจับ อย่างไม่ระมัดระวัง ไม่ควรแช่ปลาที่เป็นโรคในฟอร์มาลินนาน ๆ ใช้ฟอร์มาลินที่ ความเข้มข้นสูงแก่แช่ปลาในระยะสั้น ปลาอุกที่มีเชื้อ Trichodina และ Gyrodactylus คิดเป็นจำนวนมาก การแช่ปลาในน้ำยาฟอร์มาลินเข้มข้น 30 พีพีเอ็มไม่ทำให้เชื้อพวกนี้หมดไป สปอร์ของ Trichodina ยังมีชีวิตอยู่ควร ใช้ฟอร์มาลินเข้มข้น 40 พีพีเอ็มเป็นอย่างต่ำ ฟอร์มาลินที่มีความเข้มข้น 40 พีพี เอ็มแช่ปลานาน 2 วัน ปรากฏว่าไคปลาคือเพราะหลังจากนั้นไม่พบปลาเป็นโรคอีก เลยตลอดการทดลอง

การใช้ฟอร์มาลินควรใช้ในน้ำนิ่ง การกำจัดโปรโตซัวและ Gyrodactylus ที่อยู่ภายนอกตัวปลา ควรแช่ปลาในน้ำยาฟอร์มาลินเข้มข้น 250 พีพี เอ็มนาน 1 ชั่วโมง ความเข้มข้นขนาดนี้จะไม่เป็นอันตรายต่อปลาที่แข็งแรง สำหรับการป้องกันควรแช่ปลาในน้ำยาฟอร์มาลินเข้มข้น 1 ต่อ 6000 เป็นเวลานาน 1 ชั่วโมง ทำซ้ำทุก ๆ 1 อาทิตย์หรือ 1 เดือน (Davis, 1956)

กลุ่มของเชื้อโรคที่รักษาได้ควยฟอร์มาลิน มีดังนี้

1. เชื้อรา (Fungi)

2. เชื้อแบคทีเรีย (Bacteria)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่เสวนาโรคที่ปรึกษาโรคนั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3. โปรโตซัว (Protozoa)

4. หนอนพยาธิ (Trematode worm) ได้แก่ Gyrodactylus

ความเป็นพิษของฟอว์มาลินต่อสัตว์น้ำ

Nazarenko (1960) รายงานว่า ความเข้มข้นของฟอว์มาทินไฮโดรไลต์ จะเริ่มเป็นพิษต่อปลาเมื่อใช้ในอัตราส่วน 5 มิลลิกรัมต่อลิตร และมีผลทำให้ปลาตายได้เมื่อแช่ปลานาน 2-3 ชั่วโมงที่ความเข้มข้น 50 มิลลิกรัมต่อลิตร จะมีผลเริ่มเป็นพิษต่อโรแดงที่ความเข้มข้น 1 มิลลิกรัมต่อลิตร และที่ความเข้มข้นตั้งแต่ 5 มิลลิกรัมต่อลิตรขึ้นไป จะเริ่มเป็นพิษต่อพวกสาหร่ายสีเขียวเซลล์เดี่ยว

ข้อควรระวังในการใช้ฟอว์มาลิน

ฟอว์มาลินเป็นสารเคมีที่มีอันตรายรุนแรงต่อสัตว์น้ำ แต่ก็ยังเป็นยากำจัดพยาธิ เชื้อโรคต่าง ๆ ได้ดี นิยมใช้กันอย่างกว้างขวาง อัคินี (2528) ได้รายงานถึง สิ่งที่ต้องคำนึงถึงในการใช้ฟอว์มาลิน ดังนี้

1. ต้องแน่ใจว่าฟอว์มาลินนั้นได้มาตรฐาน คือ มีความแรง 37-40 เปอร์เซ็นต์ ไม่ชื้นเป็นตะกอน

2. ปริมาณน้ำในบ่อต้องรจจำนวนแน่นอน เพราะก่อให้เกิดความเสียหายกันเสมอ แต่ก็เป็นการยากที่จะรู้ปริมาณของน้ำที่แน่นอนเพราะมองไม่เห็นขนาดรูปร่างของบ่อควรวีฟอว์มาลินจำนวนนอยกำหนดเขาไว้ก่อน

3. ฟอว์มาลินเมื่อสาดลงในน้ำจะรวมกับออกซิเจนในน้ำ ให้อยู่ในรูปของกรดฟอว์มิก เป็นผลให้ฤทธิ์ของฟอว์มาลินลดลงและออกซิเจนในน้ำลดลงด้วย

4. ฟอว์มาลินจะมีฤทธิ์รุนแรงขึ้นเมื่ออากาศหรือน้ำร้อน ฉะนั้นควรวีฟอว์มาลินในตอนเช้า

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

มาลาโคทกรีน

จากเอกสาร เผยแพร่ความรู้ เรื่อง โรคและผลิตภัณฑ์สำหรับสัตว์น้ำ
(นิรนาม, 2531) ได้แสดงส่วนประกอบของมาลาโคทกรีน (ชนิดผง) ไว้ดังนี้

โครเมียม

ตะกั่ว

ปรอท

สารหนู

แมงกานีส

แคดเมียม

แอนติโมนี

ชโล (2530) รายงานว่า มาลาโคทกรีนเป็นสารเคมีที่นำมาใช้ในการเพาะเลี้ยงปลาเพื่อกำจัดเชื้อราและปรสิตต่าง ๆ มีชื่อพองหลายชื่อ ได้แก่ nox-ich, victoria green B, evergreen B และ bright green มาลาโคทกรีนที่ใช้กำจัดปรสิตของปลาเป็นชนิด Zinc-free oxalate

ลักษณะ

มาลาโคทกรีนจัดเป็นสารจำพวกสารสีเป็นผลึกสีเขียวเหลือง ละลายน้ำได้ดี

วิธีเตรียม Stock Solution

เนื่องจากมาลาโคทกรีนนี้เป็นผลึกและจะต้องใช้ด้วยความเข้มข้นยดกั้นจึงต้องเตรียมให้เป็นสารละลายก่อนเพื่อจะได้สะดวกในการที่จะนำไปใช้ โดยเตรียมที่ความเข้มข้น 2 พีพีเอ็ม ใช้มาลาโคทกรีนบริสุทธิ์ 1 กรัมละลายในน้ำกลั่น 500 ซีซี. คนให้เข้ากันแล้วเก็บไว้ในขวดป่องกันแสง (Duijn, 1967)

การใช้มาลาโคทกรีนเพื่อป้องกันและกำจัดโรคสัตว์น้ำ

อัคนี (2528) ได้รายงานถึงการใช้มาลาโคทกรีนในการป้องกัน
เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนลิขสิทธิ์เพื่อการศึกษาค้นคว้าเท่านั้น มิใช่เพื่อเผยแพร่โดยไม่ได้รับอนุญาต
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

และกำจัดเชื้อแบคทีเรีย ดังนี้

1. ใช้มาลาโคทกรีนเข้มข้น 2 พีพีเอ็มผสมน้ำ แช่ปลานาน 1 ชั่วโมง
2. ใช้มาลาโคทกรีนเข้มข้น 50 พีพีเอ็มผสมน้ำ จุ่มปลานาน 10-30 วินาที
3. ใช้มาลาโคทกรีนเข้มข้น 70 พีพีเอ็มร่วมกับเกลือ 30000 พีพีเอ็มผสมน้ำ ทำผิวหนังของปลาเพื่อกำจัดหนอนพยาธิ

นอกจากนี้ กรมพร (2511) ยังพบว่า มาลาโคทกรีนใช้กำจัดโรคปลาได้เป็นอย่างดีและเป็นสารเคมีชนิดที่เข้ากับไซปลาที่มีเชื้อราเกาะโคควย โรคเหล่านี้มักจะเกิดขึ้นตามบริเวณผิวหนังหรือครีบ เมื่อเกิดขึ้นแล้วจะขยายไปได้อย่างรวดเร็ว ดังนั้นเมื่อเกิดกับไซปลาจะทำให้ไซปลาเสียเป็นจำนวนมาก โรคนี้มักจะเกิดขึ้นหลังจากปลาเกิดโรคอื่น เช่น Tail and Fin Rot และยังใช้รักษาโรคจุกขาวและโรคที่เกิดจากพยาธิภายนอกได้อีกด้วย ซึ่งวิธีการรักษาโรคโดยไซมาลาโคทกรีนทำได้โดย ใช้น้ำยาที่เตรียมไว้ (Stock Solution) ในอัตราส่วนมาลาโคทกรีน 1 กรัมต่อน้ำกลั่น 500 ซีซี. จำนวน 2 ซีซี.ผสมน้ำ 1 ลิตร แล้วนำปลาที่มีราเกาะตามตัวหรือครีบมาแช่ในน้ำยานี้ นานประมาณ 1-2 วัน แล้วจึงนำไปเลี้ยงในน้ำสะอาด ถ้ายังไม่หายควรทำซ้ำอีกในวันที่ 3 และ 6 สำหรับไซปลาทองไซความเข้มข้นน้อย นำ Stock Solution นี้มาผสมกับน้ำในอัตราส่วน 1 ซีซี.ต่อน้ำ 1 ลิตร แช่ปลานาน 30 นาทีถึง 1 ชั่วโมงเท่านั้น พบว่าไซปลาที่แช่มาลาโคทกรีนจะฟักออกเป็นตัวโตเร็วกว่าไซปลาที่ไม่ได้แช่น้ำยา

จากเอกสารเผยแพร่ความรู้เรื่องโรคและผลิตภัณฑ์สำหรับสัตว์น้ำ (นิรนาม, 2531) ได้แนะนำข้อบ่งใช้มาลาโคทกรีน ดังนี้

- ใช้สำหรับฆ่าและทำลายพยาธิภายนอกสำหรับปลา
- ใช้สำหรับป้องกันและรักษาโรคแทรกซ้อนจากเชื้อแบคทีเรีย

และเชื้อรา

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

- การออกฤทธิ์จะสูงขึ้นเมื่อใช้ร่วมกับฟอร์มาลิน นิยมใช้กันมากเพื่อกำจัดโปรโตซัว Ich ซึ่งทำให้เกิดโรคจุดขาวกับปลาน้ำจืดทุกชนิด

ความเป็นพิษของมาลาโคทกรีนต่อสัตว์น้ำ

แม้ว่าการใช้มาลาโคทกรีนในการรักษาโรคปลาจะมีข้อดีหลายประการก็ตาม แต่สารเคมีชนิดนี้ก็สร้างปัญหาหลายอย่างเช่นกัน เช่น เกี่ยวกับความเป็นพิษต่อปลา (Willford, 1967) อาจทำให้การเจริญพัฒนาของคัพภะนิคปกติ และเกิดการเปลี่ยนแปลงการถ่ายทอดทางพันธุกรรม (Lieder, 1961 : Nelson, 1974) และความเครียดในขณะที่ใช้และหลังจากการใช้สารเคมีชนิดนี้ในการรักษาปลาขนาดเล็ก (Glagoleva และ Malikova, 1974)

มาลาโคทกรีนไม่ได้นำมาพิจารณาเป็นสารสำหรับการใช้กับสัตว์น้ำจากองค์การอาหารและยา หรือหน่วยงานป้องกันสิ่งแวดล้อมของประเทศสหรัฐอเมริกา เพราะว่าข้อมูลจำเป็นเพื่อประกอบในการพิจารณาจดทะเบียนเกี่ยวกับความเป็นพิษ ประสิทธิภาพ การตกค้างและผลกระทบอื่น ๆ ยังไม่สมบูรณ์ (ชลอ, 2530) Bill และคณะ (1977) รายงานว่า ความกระต้างและความเป็นกรดเป็นด่างของน้ำไม่มีผลต่อความเป็นพิษของมาลาโคทกรีน ส่วนอุณหภูมิที่เพิ่มขึ้นจะทำให้ความเป็นพิษเพิ่มขึ้นเพียงเล็กน้อย ในประเทศไทยได้มีการนำมาลาโคทกรีนมาใช้ป้องกันและกำจัดโรคบนตัวปลาและไข่ปลา แต่ความเป็นพิษของมาลาโคทกรีนต่อปลาคอนข้างสูง ซึ่งระดับความเข้มข้นที่ทำให้ปลาบางชนิดตายจะต่ำกว่าระดับที่ปลอดภัยในการรักษาโรค (ชลอ, 2530)

ข้อระวังในการใช้มาลาโคทกรีน

1. มาลาโคทกรีนก่อให้เกิดความระคายเคืองต่อเยื่อเมือผิวหนังต่าง ๆ เช่น เยื่อจมูก เยื่อบุตา ผิวหนัง ฉะนั้นต้องระวังไม่ให้ผงของยาเข้าตา จมูก หรือสัมผัสโคนผิวหนัง เวลาใช้ควรสวมเสื้อผ้าที่ปกปิดร่างกายมิดชิด ใส่หน้ากากปิดปากและจมูก หรือใช้โซ่เคียมขัดไฟท์ทาผิวหนังและเสื้อผ้าก่อนจะใช้มาลาโคทกรีน เพราะจะช่วยลดอันตรายได้

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

2. มาลาโคทกรีนใช้ไม่ได้ผลในสภาพน้ำที่มีฤทธิ์เป็นด่างแก่มาก (pH 9 ขึ้นไป) (นิรนาม, 2531)

3. ไม่ควรใช้มาลาโคทกรีนร่วมกับสารประกอบหรือแร่ธาตุสังกะสี เพราะจะทำให้มีพิษรุนแรงเป็นอันตรายต่อปลาและไซปลา (Duijn, 1967) และควรระวังในการใช้ภาชนะที่ทำด้วยสังกะสี (กมลพร, 2511)

โปแตสเซียมไดโครเมต

สูตรทางเคมีของโปแตสเซียมไดโครเมต คือ $K_2Cr_2O_7$ โปแตสเซียมไดโครเมตเป็นผลึกสีแดงปนส้ม หรืออาจอยู่ในรูปผงหยาบ ๆ สีแดงปนส้มก็ได้ นิยมใช้กันมากในรูปผง เพราะทำให้ทราบปริมาณได้นั่นน้อยกว่าแบบผลึก (Duijn, 1967)

วิธีเตรียม Stock solution

สำหรับการป้องกันและรักษาโรคที่เกิดจากแบคทีเรีย บาดแผลที่เกิดจากโปรโตซัวหรือราเกาะ สามารถใช้สารละลายโปแตสเซียมไดโครเมตเข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ได้ ซึ่งเตรียมได้โดยใช้โปแตสเซียมไดโครเมต 1 กรัมละลายในน้ำกลั่น 99 ซีซี. คนจนละลายเข้ากัน (กมลพร, 2511)

การใช้โปแตสเซียมไดโครเมตในการป้องกันและรักษาโรคสัตว์น้ำ

ในการรักษาบาดแผลนั้น ใช้น้ำยา (Stock Solution) ที่เตรียมขึ้น 4-5 ซีซี. ต่อ น้ำ 1 ลิตร แช่ปลาที่มีแผลไว้จนกว่าแผลจะหาย แต่ไม่ควรเกิน 10 วัน แล้วนำขึ้นมาเลี้ยงไว้ในน้ำสะอาด (กมลพร, 2511) หรือหลังจากใส่ยาลงในบ่อเลี้ยงปลาจะต้องมีการเปลี่ยนน้ำใหม่ เนื่องจากที่ระน้ำไม่สามารถทนต่อสารละลายนี้ (Duijn, 1967)

สำหรับโรคที่เกิดจากแบคทีเรีย ต้องใช้น้ำยา (Stock solution) 10 ซีซี. ต่อ น้ำ 1 ลิตร แช่ปลานาน 30 นาทีถึง 1 ชั่วโมง ถ้าไม่หายควรทำซ้ำอีกในวันที่ 3 (กมลพร, 2511) โปแตสเซียมไดโครเมตและโครเมต (K_2CrO_4)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ใช้รักษา *Lernea infections* ได้ แต่ป้องกันไม่ได้ผล (Duijn, 1967)

โซเดียมคลอไรด์

สูตรทางเคมีของโซเดียมคลอไรด์ คือ NaCl เกลือชนิดที่ใช้ในครัวเรือนนั้น มีทั้งเป็นเม็ดกับเป็นผง แต่ชนิดที่ใช้ในท้องทดลองที่เรียกว่า โซเดียมคลอไรด์นั้นค่อนข้างบริสุทธิ์เป็นผงขาว สีขาว ละลายน้ำได้ดี แต่ในการกำจัดโรคพยาธินั้นมักจะใช้เกลือธรรมดาที่ใช้กันทุกครัวเรือน เพราะหาได้ง่าย ราคาถูกแต่ประสิทธิภาพเท่าเทียมกัน (กมลพร, 2511)

การใช้โซเดียมคลอไรด์เพื่อป้องกันและรักษาโรคสัตว์น้ำ

อันนี้ (2528) ได้รายงานถึงการโซเดียมคลอไรด์ป้องกันและกำจัดโรคสัตว์น้ำที่เกิดจากพยาธิภายนอก เชื้อรา ดังนี้

1. โซเดียมคลอไรด์เข้มข้น 1 เปอร์เซ็นต์ (เกลือ 10 กรัมต่อน้ำ 1 ลิตร) แช่ปลาได้หลายวัน
2. โซเดียมคลอไรด์ 10-20 กรัมผสมน้ำ 1 ลิตร จุ่มปลานาน 10-15 นาที
3. โซเดียมคลอไรด์ 7000 พีพีเอ็มร่วมกับค่างทับทิม 4 พีพีเอ็มผสมน้ำ แช่ปลานานหลายวัน

จากการทดลองของกุลวรา (2528) ถึงการรักษาโรคคิคเชื้อ *A. hydrophila* ในปลาบู่ทราย โดยการแช่ในสารเคมีและยาปฏิชีวนะ 3 ชนิด คือ เกลือแกง 1 เปอร์เซ็นต์ Oxytetracycline-HCl 20 พีพีเอ็ม และค่างทับทิม 4 พีพีเอ็ม โดยผลการทดลอง กล่าวคือ ปลาบู่ทรายที่ได้รับการรักษาด้วยการแช่ในน้ำผสมเกลือแกง 1 เปอร์เซ็นต์ให้ผลดีที่สุด การแช่ปลาในน้ำเกลือทำให้อัตราการรอดตายมีมากกว่า แม้ว่าเกลือแกงในระดัความเข้มข้นเพียง 1 เปอร์เซ็นต์ ไม่สามารถยับยั้งหรือฆ่าเชื้อ *A. hydrophila* แต่เกลือแกงสามารถแตกตัวให้ออกซิเจนของคลอไรด์และโซเดียม ซึ่งปลาสามารถรับเข้าไปแทนที่ออกซิเจนที่เสียไป ทำให้การรักษาสมดุลง่าย ๆ ในร่างกายดีขึ้น โอกาสปลารอดตายจึงมีมากกว่า

ไม่ว่ากรณีใดๆ ทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

กมลพร (2511) ได้รายงานการใช้โซเดียมคลอไรด์กำจัดโรค *Sliminess bacteria* และหนอนสมอ โดยแช่ในระยะสั้นใช้เกลือ 15-30 กรัม ต่อน้ำ 1 ลิตร (ประมาณ 1.5-3 เปอร์เซ็นต์) แช่ปลาที่เป็นโรคนานประมาณ 15-30 นาที ควรทำเช่นนี้นานประมาณ 2-3 ครั้งหรือจนกว่าจะหาย โดยเว้นระยะห่างกันประมาณ 1 วัน แต่จะทำให้โคลดีควริโซที่ความเข้มข้นน้อย ๆ แต่ใช้ระยะเวลาแช่นาน ๆ และทำหลาย ๆ ครั้ง สำหรับปลาที่เลี้ยงในบ่อ ใช้เกลือประมาณ 10-15 กรัมต่อน้ำ 1 ลิตร โดยพยายามโรยเกลือให้ทั่วบ่อทิ้งไว้นานประมาณ 1 วันจึงค่อยถ่ายน้ำออก แล้วเติมน้ำใหม่ลงไป เว้นระยะห่างประมาณ 7 วันทำซ้ำอีกครั้ง

นอกจากนี้เกลือยังมีส่วนสำคัญในเรื่องการขนส่งปลาอีกด้วย โดยช่วยลดความเครียดที่เกิดขึ้นในระหว่างขนส่งและสามารถป้องกันโรครา *Sapro legmiasis* ที่มักจะเกิดขึ้นกับปลาหลังจากขนส่งอีกด้วย โดยโซเดียมคลอไรด์ในความเข้มข้น 0.5 เปอร์เซ็นต์ จะช่วยลดอัตราการตายของปลาจากการขนส่งอีกทางหนึ่ง (Long และคณะ, 1977) เกลือไม่เพียงแต่จะช่วยป้องกันและรักษาโรคเท่านั้น เกลือยังสามารถลดพิษของแอมโมเนียต่อสัตว์น้ำได้ ซึ่งช่วยชูศรี (2524) ได้ศึกษาถึงอิทธิพลของค่า Ionic strength ของน้ำต่อพิษของแอมโมเนียในปลาคูกก้าน พบว่า เมื่อผสมโซเดียมคลอไรด์ 500 พีพีเอ็มลงในสารละลายแอมโมเนียมีผลทำให้ระดับความเป็นพิษของแอมโมเนียลดลงอย่างชัดเจน โดยอัตราการตาย 50 เปอร์เซ็นต์ในเวลา 48 ชั่วโมง เพิ่มจากเดิม 15.78 พีพีเอ็มเป็น 20.89 พีพีเอ็ม ขณะเดียวกันปริมาณของคลอไรด์ที่เพิ่มขึ้นในน้ำก็จะสามารถลดพิษของไนโตรเจนไดออกไซด์

ความเป็นพิษของโซเดียมคลอไรด์ต่อสัตว์น้ำ

จากการศึกษาความเป็นพิษของโซเดียมคลอไรด์ พรเลิศ (2530) พบว่า ค่า 96 ชั่วโมง LC_{50} ของเกลือแกงต่อปลาคูกก้านขนาดความยาว 2.4-3.1 และ 5.2-6.1 เซนติเมตร คือ 1.35 และ 1.31 เปอร์เซ็นต์ และ 1.2 และ 1.3 เปอร์เซ็นต์สำหรับปลาคูกก้านขนาด 2.3-2.8 และ 5.3-6.2 เซนติเมตร ลักษณะอาการของปลาคูกก้านและปลาคูกก้อยที่ตอบสนองต่อโซเดียม

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า

ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

คลอไรด์จะมีลักษณะเดียวกัน คือ เมื่อเริ่มใส่ปลาทดลองในน้ำที่มีสารละลายของเกลือที่มีความเข้มข้นสูง ปลาจะว่ายวนรอบ ๆ ภาชนะ บางตัวพยายามโผล่หัวพ้นน้ำ การเปิดปิดของกระพุ้งแก้มเร็ว ต่อมาจะลอยตัวตั้งฉากกับผิวน้ำสูญเสียการทรงตัว บางตัวว่ายน้ำตะแคง พยายามพุ่งตัวขึ้นสู่น้ำและจะตายในที่สุด โดยจะสังเกตเห็นปลาทดลองมีเมือกออกมาตามตัวมากกว่ากลุ่มควบคุมอย่างเห็นได้ชัด เพราะเกลือจะทำให้ปลาเกิดการระคายเคืองผิวหนังจึงขับเมือกออกมาเพื่อคุ้มตัวมากขึ้น ปลาที่ตายจะมีลักษณะปากอ้า ครีบกางออก โดยเฉพาะครีบแข็งของครีบอกจะกางออกเต็มที่

ข้อควรระวังในการใช้โซเดียมคลอไรด์

โดยทั่วไปน้ำเกลือไม่ได้ฆ่าหนอนพยาธิ หากแต่ทำให้หนอนพยาธิหลุดออกจากตัวปลาและพยาธิเหล่านี้จะเข้าไปเกาะกับตัวปลาอีกเมื่อน้ำเกลือเจือจางลง ในทางป้องกันและรักษาโรคโดยใส่เกลือลงไปใบบ่อปลาจะไม่ค่อยได้ผลเนื่องจากใช้ในปริมาณต่ำมาก โดยเฉลี่ยแล้วเพียง 0.1 เปอร์เซ็นต์ ซึ่งอัตราส่วนนี้เพียงทำให้คุณสมบัติของน้ำเปลี่ยนไปเท่านั้น (อัคนี, 2528)

อุปกรณ์และวิธีการ

อุปกรณ์

1. ลัทธิททดลอง สุ่มโรแคงขนาดใหญ่ แข็งแรง จำนวน 20 ตัว
 ต่อ 1 หลอดทดลอง นำโรแคงจากบ่อเพาะเลี้ยงโดยให้โรแคงอยู่ในน้ำเขียว
 (น้ำที่มีคลอโรลลา) ตลอดเวลา อย่าให้โรแคงบอบช้ำ

2. อุปกรณ์และภาชนะทดลอง

หลอดทดลองขนาด 20 ซีซี.

ปิเปตขนาด 1 ซีซี.

กระบอกตวงขนาด 50 ซีซี.

หลอดหยด (Dropper)

ที่ตั้งหลอดทดลอง

เครื่องชั่งชนิดละเอียด

3. การเตรียมสารละลายเข้มข้น (Stock solution)

เตรียมสารละลายฟอร์มาลิน จำนวน 100 ซีซี. ที่ความเข้มข้น
 10 ซีซีเอ็ม โดยใช้ฟอร์มาลิน 0.1 ซีซี. ละลายในน้ำกลั่น ปรับปริมาตรให้เป็น
 100 ซีซี.

เตรียมสารละลายโปแตสเซียมไดโครเมต จำนวน 100 ซีซี.
 ที่ความเข้มข้น 1.5 ซีซีเอ็ม โดยใช้สาร 0.015 กรัมละลายในน้ำกลั่น ปรับปริ-
 มาตรให้เป็น 100 ซีซี.

เตรียมสารละลายมาลาโคทิน จำนวน 100 ซีซี. ที่ความ
 เข้มข้น 0.05 ซีซีเอ็ม โดยใช้สาร 0.0005 กรัมละลายในน้ำกลั่น ปรับปริมาตร
 ให้เป็น 100 ซีซี.

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
 ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดลอกและต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

โซเดียมคลอไรด์ไม่ทองเตรียม Stock solution

วิธีการ

1. แผนการทดลอง

แบ่งการทดลองออกเป็น 2 ขั้นตอน

1.1 การทดลองขั้นต้น (Preliminary Test) เป็นการทดลองเพื่อหาระดับความเข้มข้นช่วงกว้าง ๆ คือ ระดับความเข้มข้นต่ำสุดของสารเคมีที่ทำให้โรแดงตาย 100 เปอร์เซ็นต์ และความเข้มข้นสูงสุดที่โรแดงรอดตาย 100 เปอร์เซ็นต์ แล้วนำข้อมูลที่ได้อาจจากการทดลองขั้นนี้ไปใช้ในการจัดระดับความเข้มข้นที่เหมาะสมในการทดลองอย่างละเอียดต่อไป

1.2 การทดลองอย่างละเอียด (Full Scale Test) เป็นการทดลองเพื่อจัดระดับความเข้มข้นซึ่งอยู่ในช่วงที่สัตว์ทดลองตาย 100 เปอร์เซ็นต์และมีชีวิตรอด 100 เปอร์เซ็นต์ โดยแบ่งความเข้มข้นออกเป็น 5 ระดับตามมาตราส่วนลอการิทึม พร้อมกับมีกลุ่มควบคุมเพื่อใช้ในการเปรียบเทียบ

ระดับความเข้มข้นของฮอร์โมน คือ 10, 15.5, 24.5, 38.5 และ 60 ส่วนในล้านส่วน

ระดับความเข้มข้นของโปแตสเซียมไดโครเมต คือ 1.5, 2.35, 3.67, 5.75 และ 9.0 ส่วนในล้านส่วน

ระดับความเข้มข้นของมาลาโคทกรีน คือ 0.05, 0.12, 0.28, 0.65 และ 1.5 ส่วนในล้านส่วน

ระดับความเข้มข้นของโซเดียมคลอไรด์ คือ 0.2, 0.27, 0.36, 0.48 และ 0.65 ส่วนในร้อยส่วน

2. การบันทึกข้อมูล

เอกสารนี้เป็นเอกสารงานวิจัยที่จัดทำขึ้นเพื่อใช้ในการศึกษาวิจัยเท่านั้น ไม่ควรนำข้อมูลไปใช้ในการค้า
 บันทึกจำนวนโรแดงที่ตายสะสมในเวลา 6, 12 และ 24 ชั่วโมง
 ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้คัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

3. การวิเคราะห์ข้อมูล

วิเคราะห์หาค่า LC_{50} ในเวลา 24 ชั่วโมงตามวิธีของ Litch field และ Wilcoxon (1949)

4. สถานที่ทำการทดลอง

ภาควิชาเทคโนโลยีการผลิตสัตว์ คณะเทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง

5. ระยะเวลาในการทดลอง

เริ่มตั้งแต่เดือนกันยายน 2531 ถึงมกราคม 2532



ผลการทดลองและวิจารณ์

1. การศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของฟอร์มาลินต่อไรแดง

จากเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง ดังแสดงในตารางที่ 1 พบว่า ความเป็นพิษของฟอร์มาลินที่ระดับความเข้มข้นของฟอร์มาลินเท่ากับ 10, 15.5, 24.5, 38.5 และ 60 ส่วนในล้านส่วน ไรแดงจะตายในอัตรา 0, 10, 20, 50 และ 100 เปอร์เซ็นต์ เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมมาคำนวณหาค่าความเข้มข้นของฟอร์มาลินที่ทำให้ไรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงตามวิธีของ Litchfield และ Wilcoxon (1949) ดังแสดงไว้ในภาคผนวก ซึ่งจะได้อ่าค่า 24 ชั่วโมง LC_{50} เท่ากับ 38.5 ส่วนในล้านส่วน ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ของค่า LC_{50} คือ 30.339-48.857 ส่วนในล้านส่วน มีค่าฟังก์ชันความลาดเอียง (Slope Function) เท่ากับ 1.949 (ตารางที่ 5, ภาพที่ 1)

2. การศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของโปแตสเซียมไดโครเมตต่อไรแดง

จากเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง ดังแสดงในตารางที่ 2 พบว่า ความเป็นพิษของโปแตสเซียมไดโครเมตที่ระดับความเข้มข้นของโปแตสเซียมไดโครเมตเท่ากับ 1.5, 2.35, 3.67, 5.75 และ 9 ส่วนในล้านส่วน ไรแดงจะตายในอัตรา 20, 25, 45, 90 และ 100 เปอร์เซ็นต์ เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมมาคำนวณหาค่าความเข้มข้นของโปแตสเซียมไดโครเมตที่ทำให้ไรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงตามวิธีของ Litchfield และ Wilcoxon (1949) ดังแสดงไว้ในภาคผนวก ซึ่งจะได้อ่าค่า 24 ชั่วโมง LC_{50} เท่ากับ 3.0 ส่วนในล้านส่วน ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ของค่า LC_{50} คือ 2.375-3.789 ส่วนในล้านส่วน มีค่าฟังก์ชันความลาดเอียง (Slope Function) เท่ากับ 1.921 (ตารางที่ 5, ภาพที่ 2)

3. การศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของมาลาไคโทกรีนต่อไรแดง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่เปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง ดังขึ้นด้านการค้า ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

แสดงในตารางที่ 3 พบว่า ความเป็นพิษของมาลาไคท์กรีนที่ระดับความเข้มข้นของมาลาไคท์กรีนเท่ากับ 0.05, 0.12, 0.28, 0.65 และ 1.5 ส่วนในล้านส่วน ไรแดงจะตายในอัตรา 0, 20, 25, 55 และ 95 เปอร์เซ็นต์ เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมมาคำนวณหาค่าความเข้มข้นของมาลาไคท์กรีนที่ทำให้ไรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงตามวิธีของ Litchfield และ Wilcoxon (1949) ดังแสดงไว้ในภาคผนวก ซึ่งจะได้อัตรา 24 ชั่วโมง LC_{50} เท่ากับ 0.38 ส่วนในล้านส่วน ช่วงระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ของค่า LC_{50} คือ 0.242-0.598 ส่วนในล้านส่วน มีค่าฟังก์ชันความลาดเอียง (Slope Function) เท่ากับ 2.735 (ตารางที่ 5, ภาพที่ 3)

4. การศึกษาความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของไซเคียมคลอไรด์

จากเปอร์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง ดังแสดงในตารางที่ 4 พบว่า ความเป็นพิษของไซเคียมคลอไรด์ที่ระดับความเข้มข้นของไซเคียมคลอไรด์เท่ากับ 0.2, 0.27, 0.36, 0.48 และ 0.65 ส่วนในร้อยส่วน ไรแดงจะตายในอัตรา 20, 30, 60, 90 และ 100 เปอร์เซ็นต์ เมื่อนำเปอร์เซ็นต์การตายสะสมมาคำนวณหาค่าความเข้มข้นของไซเคียมคลอไรด์ที่ทำให้ไรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงตามวิธีของ Litchfield และ Wilcoxon (1949) ดังแสดงไว้ในภาคผนวก ซึ่งจะได้อัตรา 24 ชั่วโมง LC_{50} เท่ากับ 0.31 ส่วนในร้อยส่วน ช่วงระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ของค่า LC_{50} คือ 0.261-0.368 ส่วนในร้อยส่วน มีค่าฟังก์ชันความลาดเอียง (Slope Function) เท่ากับ 1.480 (ตารางที่ 5, ภาพที่ 4)

จากการทดลองพบว่า ค่าความเป็นพิษของสารเคมี 4 ชนิดต่อไรแดง โดยมีอัตราการตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงของฟอร์มมาลิน โปแตสเซียมโคโคเรเมท มาลาไคท์กรีน และไซเคียมคลอไรด์ เท่ากับ 38.5, 3.0, 0.38 ส่วนในล้านส่วนและ 0.31 ส่วนในร้อยส่วนตามลำดับ จากการตรวจเอกสารพบว่า ระดับความเข้มข้นของสารเคมีทั้ง 4 ชนิดที่ใช้ในการรักษาโรคปลาสูงกว่าระดับความเป็นพิษของสารเคมีทั้ง 4 ชนิดต่อไรแดง ซึ่งแสดงว่าค่าความเป็นพิษของสารเคมีทั้ง 4 ชนิดต่อไรแดงต่ำกว่าค่าความเป็นพิษของสารเคมี

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับใช้ภายในเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่ควรเผยแพร่ไปยังประชาชนด้านการค้า

ไม่ทำการมีใดๆทั้งสิ้น สำหรับทั้ง

**ต้องสมัครคณะเทคโนโลยีสารสนเทศ
สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าลาดกระบัง**

ทั้ง 4 ชนิดที่มีต่อปลา จะเห็นได้ว่า พรเลิศ (2530) ได้รายงานไว้ว่า ค่า 96 ชั่วโมง LC_{50} ของไซเคียมคลอไรด์ที่มีต่อปลาถูกคานเท่ากับ 1.3 เปอร์เซ็นต์ และค่า 24 ชั่วโมง LC_{50} ของไซเคียมคลอไรด์ต่อโรแดงจากการทดลองนี้ มีค่าเท่ากับ 0.31 เปอร์เซ็นต์ ทั้งนี้เนื่องจากโรแดง เป็นสัตว์ที่มีขนาดเล็กกว่าปลา มาก ในด้านการปรับตัวหรือความต้านทานในร่างกายน่าจะต่ำกว่า จึงทำให้ไม่สามารถทนต่อระดับความเข้มข้นของสารเคมีในระดับสูงได้ก็เท่าปลา ค่าความเป็นพิษของสารเคมีจะเพิ่มขึ้นหรือลดลง นอกจากจะขึ้นกับชนิดของสัตว์แล้ว ในเรื่องของอุณหภูมิ ความเป็นกรดเป็นด่าง และระดับความกระด้างของน้ำ ล้วนเป็นปัจจัยสำคัญอย่างยิ่งในการกำหนดปริมาณการใช้สารเคมี (ชลอ, 2530)



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 1 เปรอ์เซ็นต์การตายสะสมของโรแคงในสารละลายฟอร์มาลินที่ระดับความเข้มข้นแตกต่างกัน ช่วงเวลา 24 ชั่วโมง

ความเข้มข้น (ส่วนในล้านส่วน)	จำนวน (ตัว)	เปอร์เซ็นต์การตายสะสม		
		6	12	24 ชั่วโมง
0	20	0	0	0
10	20	0	0	0
15.5	20	0	3	10
24.5	20	5	8	20
38.5	20	10	20	50
60	20	70	100	100

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 2 เปรอ์เซ็นต์การตายสะสมของโรคงูในสารละลายโปแตสเซียมไค-โครเมทที่ระดับความเข้มข้นแตกต่างกัน ช่วงเวลา 24 ชั่วโมง

ความเข้มข้น (ส่วนในล้านส่วน)	จำนวน (ตัว)	เปอร์เซ็นต์การตายสะสม		
		6	12	24 ชั่วโมง
0	20	0	0	0
1.5	20	6	13	20
2.35	20	6	13	25
3.67	20	13	31	45
5.75	20	19	38	90
9.0	20	70	96	100

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 3 เปรอ์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในสารละลายมาลาไคท์กรีนที่
ระดับความเข้มข้นแตกต่างกัน ช่วงเวลา 24 ชั่วโมง

ความเข้มข้น (ส่วนในล้านส่วน)	จำนวน (ตัว)	เปอร์เซ็นต์การตายสะสม		
		6	12	24 ชั่วโมง
0	20	0	0	0
0.05	20	0	0	0
0.12	20	0	0	20
0.28	20	0	5	25
0.65	20	3	8	55
1.5	20	10	31	95

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 4 เปรอ์เซ็นต์การตายสะสมของไรแดงในสารละลายโซเดียมคลอไรด์
ที่ระดับความเข้มข้นแตกต่างกัน ช่วงเวลา 24 ชั่วโมง

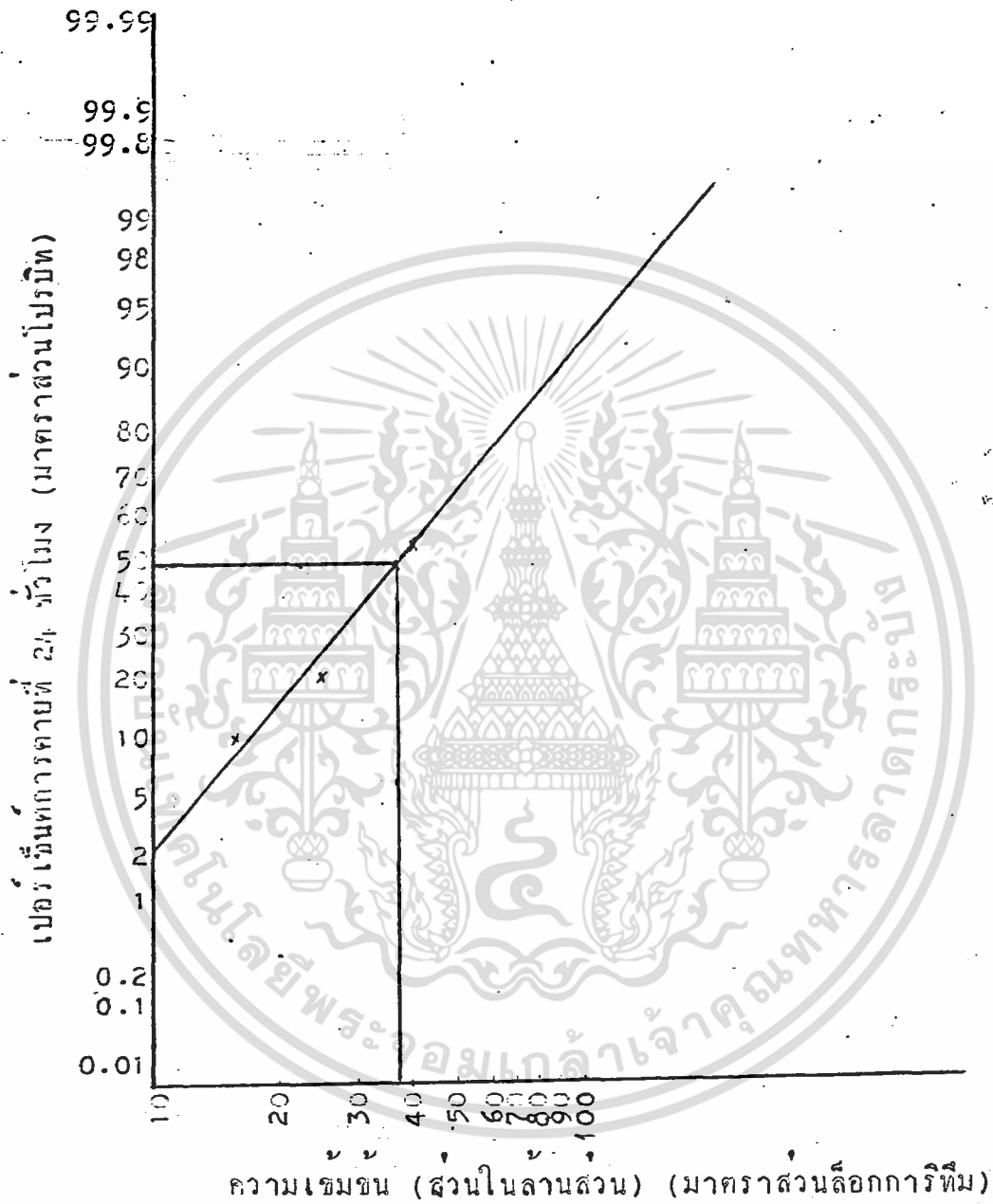
ความเข้มข้น (ส่วนในร้อยส่วน)	จำนวน (ตัว)	เปอร์เซ็นต์การตายสะสม		
		6	12	24 ชั่วโมง
0	20	0	0	0
0.2	20	0	0	20
0.27	20	0	10	30
0.36	20	0	10	60
0.48	20	10	38	90
0.65	20	50	100	100

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

ตารางที่ 5 ค่า 24 ชั่วโมง IC_{50} พังกัชั้นความลาคเอียงและช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซนต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงของสารเคมีต่อไรแดง

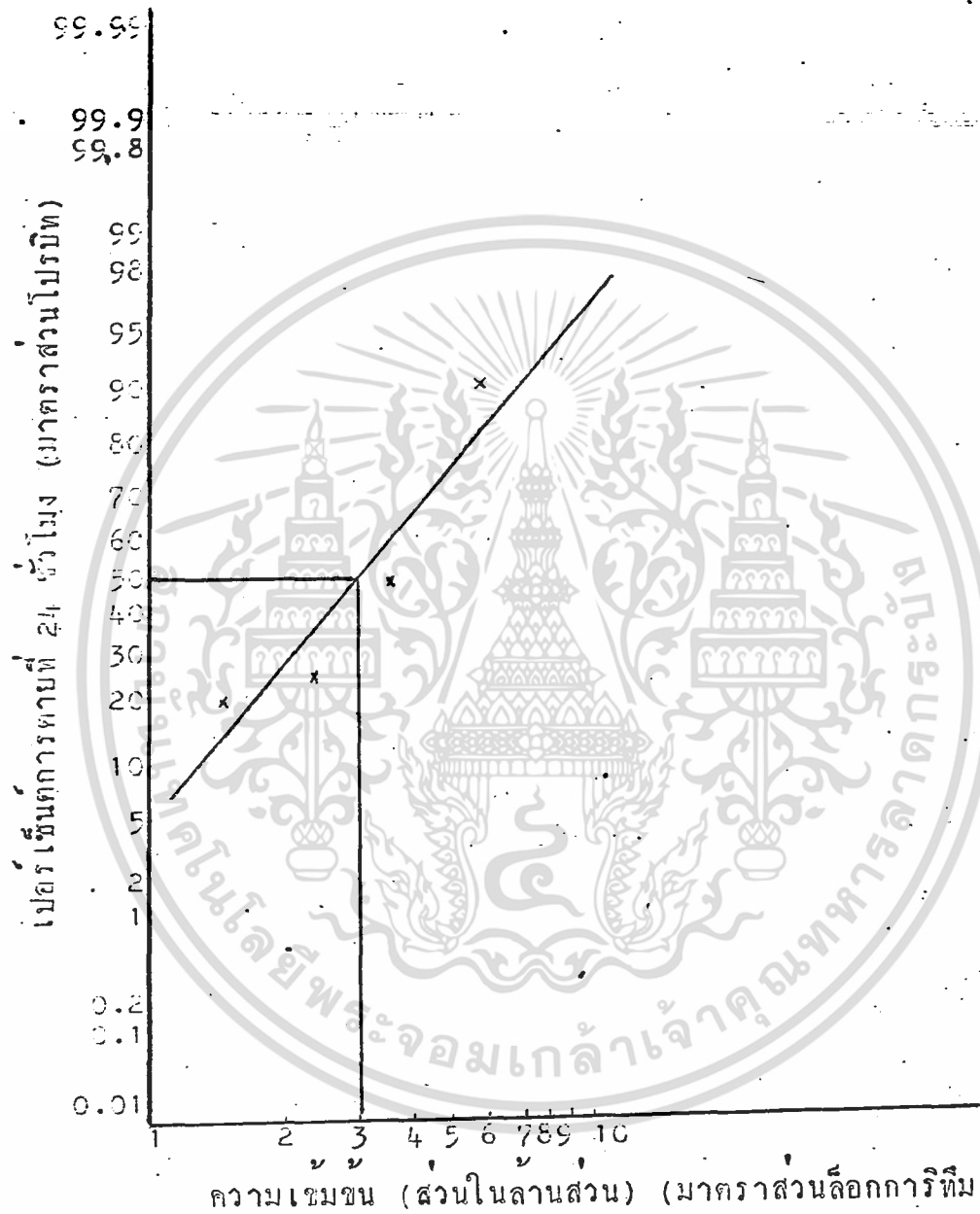
สารเคมี	ค่า 24 ชั่วโมง	ค่าพังกัชั้นความลาคเอียง
ฟอร์มาลิน	38.5(30.339-48.857)	1.949(1.472-2.580)
โปแคตเซียมไคโครเมท	3.0(2.375-3.789)	1.921(1.465-2.518)
มาลาไคท์กรีน	0.38(0.242-0.598)	2.735(2.162-3.459)
โซเดียมคลอไรด์	0.31(0.261-0.368)	1.480(1.234-1.775)

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



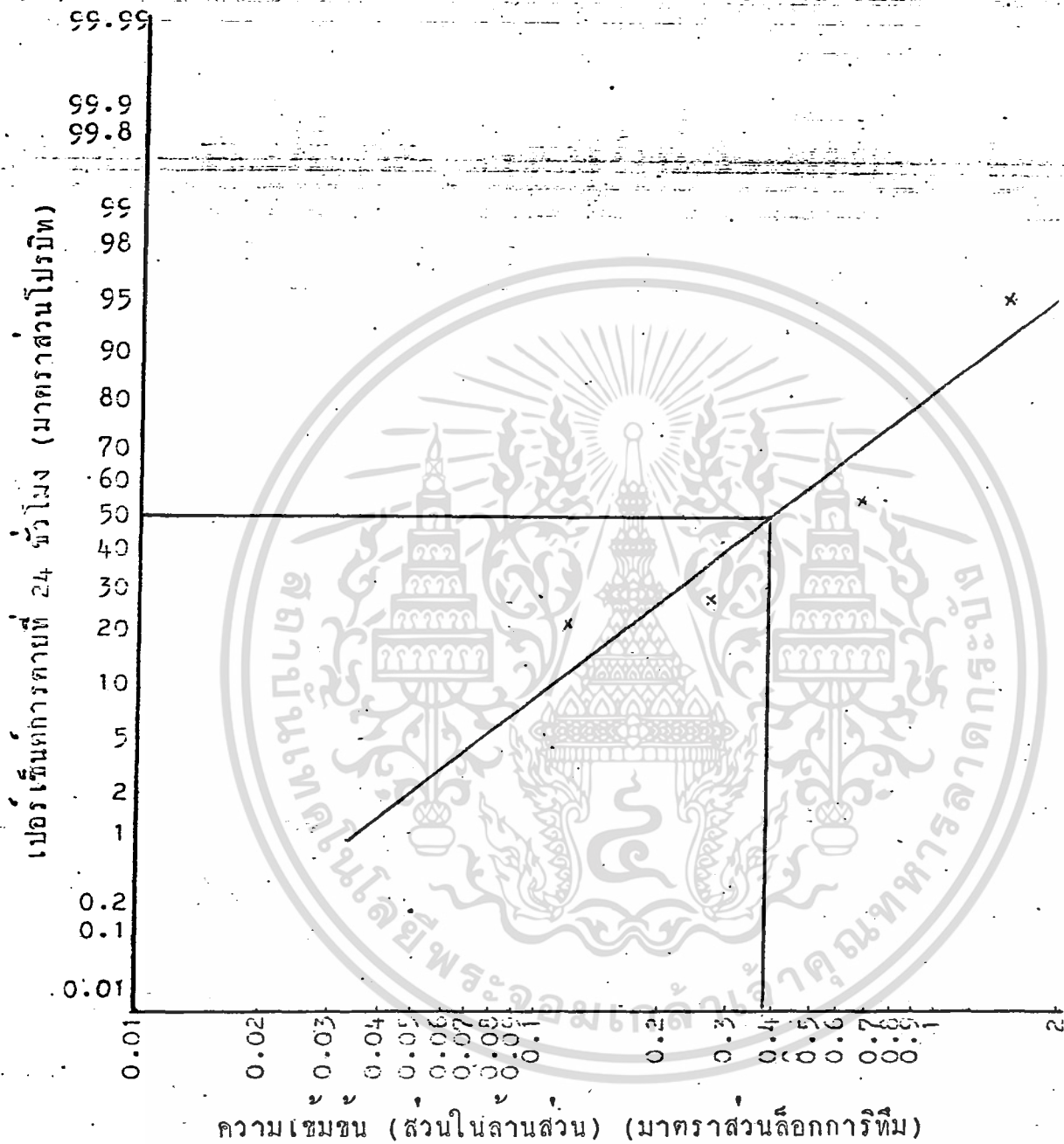
ภาพที่ 1 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของฟอร์มาลินกับเปอร์เซ็นต์การตายของโรคงูในเวลา 24 ชั่วโมง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้าไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



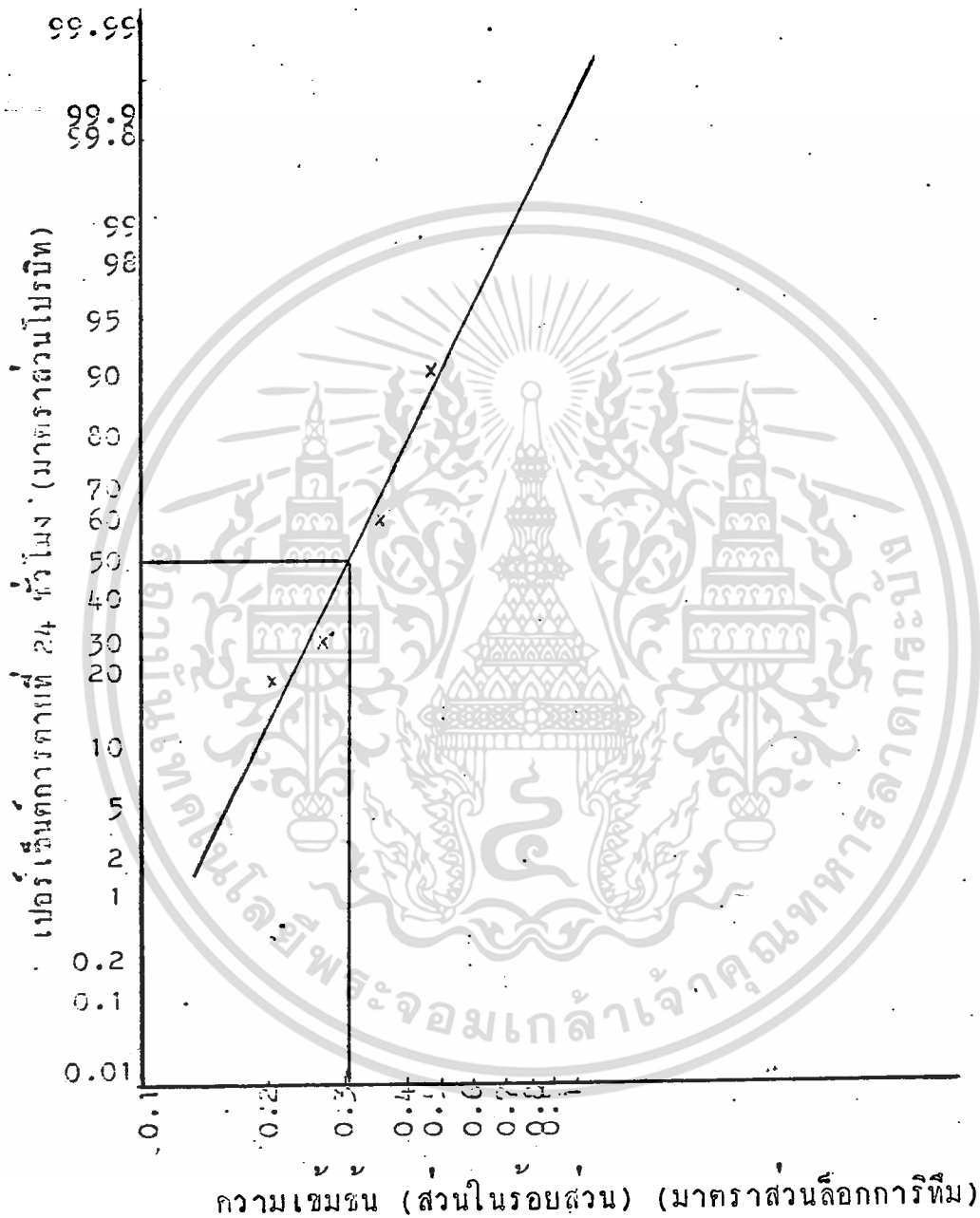
ภาพที่ 2 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของโปแตสเซียมไดโครเมทกับเปอร์เซ็นต์การตายของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 3 ความสัมพันธ์ระหว่างความชื้นของมาลาโคทกรีนกับเปอร์เซ็นต์การตายของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้



ภาพที่ 4 ความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของโซเดียมคลอไรด์ กับเปอร์เซ็นต์การคายของไรแดงในเวลา 24 ชั่วโมง

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สรุป

1. ค่าความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของฟอร์มาลินต่อโรแดง ในระดับความเข้มข้นที่ทำให้โรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงมีค่าเท่ากับ 38.5 ส่วนในล้านส่วน ความเป็นพิษของฟอร์มาลินต่อโรแดงจะรุนแรงในช่วง 12-24 ชั่วโมง

2. ค่าความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของโปแตสเซียมไดโครเมตต่อโรแดง ในระดับความเข้มข้นที่ทำให้โรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงมีค่าเท่ากับ 3.0 ส่วนในล้านส่วน ความเป็นพิษของโปแตสเซียมไดโครเมตต่อโรแดงจะรุนแรงในช่วง 12-24 ชั่วโมง

3. ค่าความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของมาลาโคทรีนต่อโรแดง ในระดับความเข้มข้นที่ทำให้โรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงมีค่าเท่ากับ 0.38 ส่วนในล้านส่วน ความเป็นพิษของมาลาโคทรีนต่อโรแดงจะรุนแรงในช่วง 12-24 ชั่วโมง

4. ค่าความเป็นพิษแบบเฉียบพลันของไซเคียมคลอไรด์ต่อโรแดง ในระดับความเข้มข้นที่ทำให้โรแดงตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 24 ชั่วโมงมีค่าเท่ากับ 0.31 ส่วนในร้อยส่วน ความเป็นพิษของไซเคียมคลอไรด์ต่อโรแดงจะรุนแรงในช่วง 12-24 ชั่วโมง

เอกสารอ้างอิง

- กมลพร ทองอุไทย. 2511. สารเคมีบางชนิดที่ใช้ในการป้องกันและรักษาโรคปลา, น.165-172. ใน รายงานประจำปีแผนกทดลองและเพาะเลี้ยง. กองบำรุงพันธุ์สัตว์น้ำ, กรมประมง.
- เกรียงศักดิ์ สายธนู. 2522. โรคสัตว์น้ำในเมืองไทย. วารสารชมรมโรคปลา. 4(3): 250-259
- กุลวรา ชาญฉัตร. 2528. การศึกษาการเกิดโรคและรักษาโรคติดเชื้อ Aeromonas hydrophila ในปลามุทราข. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- ชลอ ลิมสุวรรณ. 2530. พืชเนียบพลาของมาลาโคพโรซันต่อปลาน้ำจืด 5 ชนิด. วิทยาสารเกษตรศาสตร์. 21(4): 355-359
- ช่วยชูศรี ศรีภูมิ. 2524. พืชเนียบพลาของแอมโมเนียและไนไตรท์ที่มีต่อปลา ลูกคานและความสัมพันธ์ระหว่างความเป็นพิษของสารทั้งสองกับสารประกอบคลอโรออร์แกนิก. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- นิรนาม. 2531. เอกสารเผยแพร่ความรู้เรื่องโรคและผลิตภัณฑ์สำหรับสัตว์น้ำ. Argent Chemical Laboratories. บริษัทแอกวานีฟาร์มจำกัด.
- พรเลิศ จันทร์ระกูล. 2530. การใช้เกลือแกงเพื่อลดอัตราการตายของลูกปลา ลูกคานเนื่องจากการขนส่ง. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- อะอย อนุภิชัย. 2511. การเพาะไรแดง, น.177-182. ใน รายงานประจำปีแผนกทดลองและเพาะเลี้ยง. กองบำรุงพันธุ์สัตว์น้ำ, กรมประมง.
- ภาณุ เศวติชนมณีกุล. 2524. อาหารสัตว์น้ำวัยอ่อน"ไรแดง". วารสารการประมง. 40(4): 385-386

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า ไม่ว่าจะกรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

สันทนา ดวงสวัสดิ์. 2524. ชีวิตประวัติโรแดง. วารสารการประมง.
34: 553-556

สุปราณี บำรุงสุข. 2514. การทดลองใช้ฟอร์มาลินในการป้องกันและรักษา
โรคปลาอุก, น.168-173. ใน รายงานประจำปีแผนกทดลองและ
เพาะเลี้ยง. กองบำรุงพันธุ์สัตว์น้ำ, กรมประมง.

สารวย เสรีจกิจ. 2529. การเพิ่มผลผลิตโรแดงในบ่อซีเมนต์. สถาบัน
ประมงน้ำจืดแห่งชาติ, กรมประมง.

_____. 2530. การเพิ่มผลผลิตโรแดงในบ่อซีเมนต์ (ฉบับปรับปรุง
เพื่อเกษตรกร). สถาบันประมงน้ำจืดแห่งชาติ, กรมประมง.

อัคนี นวรัตน์. 2528. การตรวจรักษาโรคของสัตว์น้ำ. กรุงเทพฯ. 125 น.

อรุณี สมมณี. 2528. การเพาะเลี้ยงโรแดงเพื่อการค้า. ขาวสารเกษตร
ศาสตร์. 30(1): 46-49

Bill, T.D., L.L. Marketing and H. Chandler. 1977. Malachite
Green. อ้างอิงโดย ชลธิ์ ลิมสุวรรณ. 2530. พิษเฉียบพลันของมาลา
โคห์กรีนต่อปลาน้ำจืด 5 ชนิด. วิทยาสารเกษตรศาสตร์. 21(4):355-359

Edmonson, W.T. 1966. Freshwater Biology. อ้างอิงโดย อรุณี สมมณี.
2528. การเพาะเลี้ยงโรแดงเพื่อการค้า. ขาวสารเกษตรศาสตร์. 44-49

Davis, H.S. 1956. Culture and Disease of Fish. University of
California Press. 72-258 pp.

Duijn, C.V. 1967. Disease of Fish. Cox and Wyman Ltd. London.
309 p.

Glagoleva, T.D. and E.M. Malikova. 1968. The Effect of Malachite
Green on The Blood Composition of Young Baltic Salmon. อ้างอิง
โดย ชลธิ์ ลิมสุวรรณ. 2530. พิษเฉียบพลันของมาลาโคห์กรีนต่อปลาน้ำ

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่เผยแพร่โดยกรมประมง. งานนี้จัดทำขึ้นเพื่อการศึกษาเท่านั้น. ไม่อนุญาตให้เผยแพร่โดยไม่ได้รับอนุญาต. การนำ
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น. อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

จืด 5 ชนิด. วิทยาสารเกษตรศาสตร์. 21(4): 355-359

Lieder, U. 1961. On The Effect of The Carcinogen and Mutagen Malachite Green on Mitosis in Fish Egg. อ้างอิงโดย ชลล ลิมสุวรรณ. พิษเฉียบพลันของมาลาไคท์กรีนต่อปลาจืด 5 ชนิด. วิทยาสารเกษตรศาสตร์. 21(4): 355-359

Litchfield, J.T., Jr. and F. Wilcoxon. 1949. A Simplified Method of Evaluating Dose Effect Experiments. J. Pharmacol. Exp. Ther. 96: 99-113

Long, C.W., J.R. McComas and B.H. Monk. 1977. Use of Salt(NaCl) Water to Reduce Mortality of Chinook Salmon Smolts, Oncorhynchus Tshawytscha, During Handling and Hauling. Mar. Fish. Rev. 39(7): 6-9

Nazarenko, I.V. 1960. "Vliyanie Formal'degida Na Vodnye Organizmy" Cited by Duijn, C.V. 1967. Disease of Fish. Cox. and Wyman Ltd., London. 309 p.

Nelson, N.C. 1974. A review of The Literature on The Use of Malachite Green in Fisheries. อ้างอิงโดย ชลล ลิมสุวรรณ. 2530. พิษเฉียบพลันของมาลาไคท์กรีนต่อปลาจืด 5 ชนิด. วิทยาสารเกษตรศาสตร์. 21(4): 355-359

Willford, W.A. 1967. Toxicity of 22 Therapeutic Compound to Six Fishes. อ้างอิงโดย ชลล ลิมสุวรรณ. 2530. พิษเฉียบพลันของมาลาไคท์กรีนต่อปลาจืด 5 ชนิด. วิทยาสารเกษตรศาสตร์. 21(4): 355-359



เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การวิเคราะห์ข้อมูลเพื่อหาค่า LC_{50} ตามวิธีของ Litchfield และ Wilcoxon (1949)

สัญลักษณ์ที่ใช้

K = จำนวนระดับความเข้มข้นที่ใช้

n = $K-2$ = degrees of freedom ของ x^2

LC_{50} = ความเข้มข้นที่ทำให้สัตว์ทดลองตายครึ่งหนึ่ง

$f_{LC_{50}}, f_S$ = ค่าเฟคเตอร์ของ LC_{50} และ S

N = จำนวนสัตว์ทดลองที่ใช้และอยู่ระหว่างค่า LC_{16}

และ LC_{84}

R = อัตราส่วนระหว่างความเข้มข้นสูงสุดและความ

เข้มข้นต่ำสุด

A = ค่าที่คำนวณได้จากค่า S และ R

ในการทดสอบ ถ้าค่า x^2 จากการคำนวณน้อยกว่าค่า x^2 จากตาราง แสดงว่าการเบี่ยงเบนของจุดไปจากเส้นตรงมีความแตกต่างอย่างไม่มีนัยสำคัญ ดังนั้นสามารถใช้เส้นตรงนี้ในการประมาณค่า LC_{50} ได้

การวิเคราะห์หาค่า LC_{50} ของฟอร์มาลิน

concentration (ppm)	Dead/test	Observed dead(%)	Expected dead(%)	Observed minus Expected	$\frac{(O-E)^2}{E(100-E)}$
10	0/20	0(0.7)	2	-1.3	0.0086
15.5	2/20	10	8.5	1.5	0.0029
24.5	4/20	20	25	-5	0.0133
38.5	10/20	50	50	0	0
60	20/20	100(92.8)	75	17.8	0.1689
Total					0.1937

$$\chi^2 \text{ ค่ารวม} = 0.1937 \times \frac{100}{5} = 3.874$$

$$n = k-2 = 3$$

$$\chi^2 \text{ จากตาราง เมื่อ } n = 3 = 7.81$$

3.874 น้อยกว่า 7.81 ดังนั้นข้อมูลที่ไ้มีการกระจายของจุดแตกต่างกันอย่างไม่
มีนัยสำคัญ

$$LC_{16} = 20$$

$$LC_{50} = 38.5$$

$$LC_{84} = 76$$

ได้จากความเข้มข้นบนเส้นตรงคาดคะเนที่สร้างบน Logarithmic probability paper ของการตายสะสมเท่ากับ 16, 50 และ 84 เปอร์เซ็นต์

$$s = \frac{LC_{84}/LC_{50} + LC_{50}/LC_{16}}{2}$$

$$= \frac{78/38.5 + 38.5/20}{2} = 1.949$$

$$f_{LC_{50}} = s^{2.77/\sqrt{N}} = 1.949^{2.77/\sqrt{60}} = 1.269$$

เอกสารนี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า
ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การคำนวณขีดจำกัดของ LC_{50} ที่ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

$$\text{ขีดจำกัดบน } LC_{50} = LC_{50} \times f_{LC_{50}} = 48.857$$

$$\text{ขีดจำกัดล่าง } LC_{50} = LC_{50} / f_{LC_{50}} = 30.339$$

LC_{50} และช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ : 38.5 (30.339-48.857)

$$R = 60/10 = 6$$

$$A = \text{antilog} \frac{1.1(\log s)^2}{\log R} = \text{antilog} \frac{1.1(0.289)^2}{0.778}$$

$$= 1.312$$

$$f_s = A^{10(k-1)/k\sqrt{N}} = 1.312^{10(40)/5\sqrt{60}}$$

$$= 1.324$$

การคำนวณขีดจำกัดของ s ที่ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

$$\text{ขีดจำกัดบน } s = s \times f_s = 2.580$$

$$\text{ขีดจำกัดล่าง } s = s / f_s = 1.472$$

s และช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ : 1.949 (1.472-2.580)

การวิเคราะห์หาค่า LC₅₀ ของโปแตสเซียมโคโครเมท

Concentration (ppm)	Dead/Test	Observed dead(%)	Expected dead(%)	Observed minus Expected	$\frac{(O-E)^2}{E(100-E)}$
1.5	4/20	20	14	6	0.0299
2.35	5/20	25	34	-9	0.0361
3.67	9/20	45	61	-16	0.1076
5.75	18/20	90	83	7	0.0347
9.0	20/20	100(98.4)	95	3.4	0.0243
				Total	0.2326

$$x^2 \text{ คำนวณ} = 0.2326 \times \frac{100}{5} = 4.652$$

$$n = k-2 = 3$$

$$x^2 \text{ จากตาราง เมื่อ } n = 3 = 7.81$$

4.652 น้อยกว่า 7.81 ดังนั้นข้อมูลที่ไคมีการกระจายของจุดแตกต่างกันอย่างไม่มีนัยสำคัญ

$$LC_{16} = 1.6$$

$$LC_{50} = 3.0$$

$$LC_{84} = 5.9$$

ไคจากความเข้มข้นบนเส้นตรงคาคเคเนทีสร้างบน Logarithmic probability paper ของการตายสะสมเท่ากับ 16, 50 และ 84 เปอร์เซ็นต์

$$S = \frac{LC_{84}/LC_{50} + LC_{50}/LC_{16}}{2}$$

$$= \frac{5.9/3.0 + 3.0/1.6}{2} = 1.921$$

$$f_{LC_{50}} = \frac{2.77/\sqrt{N}}{S} = \frac{2.77/\sqrt{60}}{1.921} = 1.263$$

ไม่ว่าการณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การคำนวณขีดจำกัดของ LC_{50} ที่ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

$$LC_{50} = LC_{50} \times f_{LC_{50}} = 3.789$$

$$LC_{50} = LC_{50} / f_{LC_{50}} = 2.375$$

LC_{50} และช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ : 3.0 (2.375–3.789)

$$R = 9.0/1.5 = 6$$

$$A = \frac{\text{antilog } 1.1(\log S)^2}{\log R} = \frac{\text{antilog } 1.1(0.284)^2}{0.778}$$

$$= 1.30$$

$$f_S = A^{10(k-1)/k\sqrt{N}} = 1.30^{10(4)/5\sqrt{60}}$$

$$= 1.311$$

การคำนวณขีดจำกัดของ s ที่ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

$$\text{ขีดจำกัดบน } s = s \times f_S = 2.518$$

$$\text{ขีดจำกัดล่าง } s = s / f_S = 1.465$$

s และช่วงเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ : 1.921 (1.456–2.518)

การวิเคราะห์หาค่า LC_{50} ของมาลาโคทกัรบ

Concentration (ppm)	Dead/Test	Observed dead(%)	Expected dead(%)	Observed minus Expected	$\frac{(O-E)^2}{E(100-E)}$
0.05	0/20	0(0.7)	2	-1.3	0.0086
0.12	4/20	20	12	8	0.0606
0.28	5/20	25	38	-13	0.0717
0.65	11/20	55	70	-15	0.1071
1.5	19/20	95	91	4	<u>0.0195</u>
				Total	0.2675

$$x^2 \text{ คำนวณ} = \frac{0.2675 \times 100}{5} = 5.35$$

$$n = k-2 = 3$$

$$x^2 \text{ จากตาราง เมื่อ } n = 3 = 7.81$$

5.35 น้อยกว่า 7.81 ดังนั้นข้อมูลที่ไคมีการกระจายของจุดแตกต่างกันอย่างไม่เป็นนัยสำคัญ

$$LC_{16} = 0.14$$

$$LC_{50} = 0.38$$

$$LC_{84} = 1.05$$

ได้จากความเข้มข้นบนเส้นตรงคาคกะเนทีสร้างบน Logarithmic probability paper ของการตายสะสมเท่ากับ 16, 50 และ 84 เปอร์เซนต์

$$s = \frac{LC_{84}/LC_{50} + LC_{50}/LC_{16}}{2}$$

$$= \frac{1.05/0.38 + 0.38/0.14}{2} = 2.735$$

$$f_{LC_{50}} = s^{2.77/\sqrt{n}} = 2.735^{2.77/\sqrt{40}} = 1.573$$

หมายเหตุ LC_{50} นี้เป็นเอกสารที่สงวนไว้สำหรับการใช้งานเพื่อการศึกษาเท่านั้น ไม่อนุญาตให้นำไปใช้ประโยชน์ด้านการค้า

ไม่ว่ากรณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ดัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การคำนวณขีดจำกัดของ LC_{50} ที่ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

$$\text{ขีดจำกัดบน } LC_{50} = LC_{50} \times f_{LC_{50}} = 0.598$$

$$\text{ขีดจำกัดกลาง } LC_{50} = LC_{50} / f_{LC_{50}} = 0.242$$

LC_{50} และช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ : 0.38 (0.242–0.598)

$$R = 1.5/0.05 = 30$$

$$A = \text{antilog} \frac{1.1(\log S)^2}{\log R} = \text{antilog} \frac{1.1(0.437)^2}{1.477}$$

$$= 1.387$$

$$f_S = A^{10(k-1)/k\sqrt{N}} = 1.387^{10(4)/5\sqrt{40}}$$

$$= 1.265$$

การคำนวณขีดจำกัดของ S ที่ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

$$\text{ขีดจำกัดบน } S = S \times f_S = 3.459$$

$$\text{ขีดจำกัดกลาง } S = S / f_S = 2.162$$

S และช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ : 2.735 (2.162–3.459)

การวิเคราะห์หาค่า LC_{50} ของโซเดียมคลอไรด์

Concentration (ppm)	Dead/Test	Observed dead(%)	Expected dead(%)	Observed minus Expected	$\frac{(O-E)^2}{E(100-E)}$
0.2	4/20	20	13	7	0.0433
0.27	6/20	30	36	-6	0.0156
0.36	12/20	60	65	-5	0.0109
0.48	18/20	90	86.5	3.5	0.0105
0.65	20/20	100(99)	97	2	<u>0.0137</u>
				Total	0.094

$$x^2 \text{ ค่ารวม} = 0.094 \times \frac{100}{5} = 1.88$$

$$n = k-2 = 3$$

$$x^2 \text{ จากตาราง เมื่อ } n = 3 = 7.81$$

1.88 น้อยกว่า 7.81 ดังนั้นข้อมูลที่ได้นี้มีการกระจายของจุดแตกต่างกันอย่างไม่มีนัยสำคัญ

$$LC_{16} = 0.21$$

$$LC_{50} = 0.31$$

$$LC_{84} = 0.46$$

ได้จากความเข้มข้นบนเส้นตรงคาคคเนทีสร้างบน Logarithmic probability paper ของการตายสะสมเท่ากับ 16, 50 และ 84 เปอร์เซ็นต์

$$S = \frac{LC_{84}/LC_{50} + LC_{50}/LC_{16}}{2}$$

$$= \frac{0.46/0.31 + 0.31/0.27}{2} = 1.480$$

$f_{LC_{50}} = \frac{2.77/\sqrt{N}}{S} = \frac{2.77/\sqrt{40}}{1.480} = 1.187$

ไม่ว่าการณีใดๆทั้งสิ้น อีกทั้งห้ามมิให้ตัดแปลงเนื้อหา และต้องอ้างอิงถึงเจ้าของเอกสารทุกครั้งที่มีการนำไปใช้

การคำนวณขีดจำกัดของ LC_{50} ที่ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

$$\text{ขีดจำกัดบน } LC_{50} = LC_{50} \times f_{LC_{50}} = 0.368$$

$$\text{ขีดจำกัดล่าง } LC_{50} = LC_{50} / f_{LC_{50}} = 0.261$$

LC_{50} และช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ : 0.31 (0.261-0.368)

$$R = 0.65/0.2 = 3.25$$

$$A = \text{antilog} \frac{1.1(\log S)^2}{\log R} = \text{antilog} \frac{1.1(0.170)^2}{0.512}$$

$$= 1.154$$

$$f_S = A^{10(k-1)/k\sqrt{N}} = 1.154^{10(4)/5\sqrt{40}}$$

$$= 1.199$$

การคำนวณขีดจำกัดของ S ที่ช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

$$\text{ขีดจำกัดบน } S = S \times f_S = 1.775$$

$$\text{ขีดจำกัดล่าง } S = S / f_S = 1.234$$

S และช่วงความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์ : 1.480 (1.234-1.775)

