

บทที่ 2

อุปกรณ์และวิธีดำเนินการ

ชนิดและองค์ประกอบของน้ำมันดิบที่ใช้ในการทดลอง

น้ำมันดิบที่ใช้ในการทดลองนี้ เป็นน้ำมันดิบอะ เรเบียนชนิดเบา โดยได้รับความอนุเคราะห์จากโรงกลั่นน้ำมันบางจาก มีส่วนผสมของน้ำมันดิบจากประเทศเยอรมัน 90 เปอร์เซ็นต์ และน้ำมันดิบจากประเทศโอมาน 10 เปอร์เซ็นต์ เหตุที่ใช้ น้ำมันดิบชนิดนี้ เนื่องจากเป็นน้ำมันที่นำเข้ามาจากต่างประเทศ มีการขนส่งโดยทางเรือ ย่อมมีโอกาสรั่วไหลลงสู่ทะเล โดยเฉพาะเวลาขนถ่ายน้ำมันขึ้นสู่โรงกลั่น นอกจากนี้ยังเป็นน้ำมันดิบชนิดเบา สามารถละลายน้ำได้ดีกว่าน้ำมันดิบชนิดหนัก หรือชนิดกลาง ดังนั้น ความเป็นพิษของน้ำมันดิบในรูปที่ละลายน้ำ จึงมีค่าสูงตามไปด้วย ซึ่งคุณสมบัติของน้ำมันดิบนี้แสดงไว้ในตารางที่ 4

ตารางที่ 4 คุณสมบัติของน้ำมันที่ใช้ในการทดลอง (ข้อมูลจากโรงกลั่นน้ำมันบางจาก)

Characteristics	เปอร์เซ็นต์
API gravity 60 ° F	38.78
RVP (Reid vapour pressure) Psi at 100 ° F	4.45
Sulfer content, % wt	0.812
Vis (Viscosity) at 100 ° F	34.7
Salt content as NaCl, Ptb.	1.985
Wax content, % wt	5.9

สัตว์ทดลอง

ปลากระพงขาว (Lates calcarifer) อยู่ในอันดับ Perciformes และในวงศ์ Centropomidae ซึ่งมีสกุลปลาน้ำกร่อยและน้ำจืดอื่น ๆ ที่พบ เช่น ปลาข้าวเม่า Ambassis ปลากระพงแสม Psammoperca และปลากระพงขาว ปลาชนิดนี้มีชื่อสามัญทั่วไปว่า giant seaperch, sea bass, cock-up, baramnudi ฯลฯ ซึ่งเรียกได้แตกต่างกันไปแต่ละท้องถิ่น

ปลากระพงขาว มีลักษณะลำตัวแบนข้าง มีขอบสันหลังโค้งเล็กน้อย มีปากกว้าง ขากรรไกรยาวถึงใต้ระดับลูกตา และมีฟัน เขี้ยวขนาดเล็กแบบ villiform บนลำตัวมีเกล็ดแบบ ctenoid คือ ขอบเกล็ดด้านท้ายเป็นซี่หนามเล็ก ๆ มีแถวเกล็ดตามแนวเส้นข้างตัวจำนวน 55 - 60 แถว ครีบหลังมี 2 ตอน ตอนแรกเป็นก้านครีบแข็ง ตอนหลังเป็นก้านครีบอ่อน ครีบอกครีบกัน และครีบหางมีปลายมน

สีในปลาขนาดเล็กที่มีความยาวไม่เกิน 10 เซนติเมตร มีแถบสีอ่อนพาดตามยาวของด้านบนลำตัว ด้านข้างสีคล้ำ ท้องสีจาง ส่วนปลาขนาดใหญ่กว่านั้น ด้านบนลำตัวมีสีคล้ำอมน้ำเงินหรือเขียวมะกอก ด้านข้างสีเงินวาว ครีบทุกครีบสีคล้ำ พบขนาดทั่วไป 50 - 60 เซนติเมตร และพบได้ถึง 1 เมตร

ปลาชนิดนี้จะวางไข่ในทะเลที่ห่างจากฝั่งและปากแม่น้ำ ในช่วงน้ำเริ่มขึ้นไข่จะลอยเข้ามาพักเป็นตัวอ่อนแล้วเลี้ยงตัวในบริเวณปากแม่น้ำ ลำคลอง ที่ติดต่อทะเล และในป่าชายเลน จนถึงในนาข้าวบางแห่ง (ทรงชัย สหวัชรินทร์ และคนอื่น ๆ, 252๑) ปลาเค็มวัยจะอาศัยอยู่บริเวณชายฝั่ง ป่าชายเลน และในบ่อเลี้ยงกุ้ง ปลาน้ำกร่อยทั่วไป

การกระจายพันธุ์จะพบทั่วไปในเขตรินโด-แปซิฟิก และออสเตรเลียตอนบน ในประเทศไทยพบปลากระพงขาวในทุกบริเวณที่เป็นปากแม่น้ำ ปากทะเลสาบสงขลา ซึ่งเป็นน้ำกร่อย แต่แหล่งที่พบมากคือ ก้นอ่าวไทย ทะเลสาบสงขลาตอนนอก และฝั่งทะเลอันดามัน ซึ่งได้เป็นแหล่งเพาะเลี้ยงที่สำคัญของปลาชนิดนี้ด้วย

ปลากระพงขาวอยู่ได้ทั้งน้ำจืดและน้ำเค็ม จึงสามารถทำการเลี้ยงได้ทั้งในบ่อคอกและกระชัง และยังเป็นปลาที่ค่อนข้างอดทน กินอาหารประเภทเนื้อ หรืออาหารผสมได้ จึงเหมาะสมต่อการนำมาเป็นปลาทดลอง ทั้งในเรื่องอาหาร, ความหนาแน่นในที่เลี้ยง, และโรค

(สุจินต์ มณีวงศ์ และนิเวศน์ เรืองพานิช, 2521, สวัสดิ์ วงศ์สมนึก และประชิด พงศ์สุวรรณ, 2515) จนถึงในเรื่องอื่น ๆ ที่สำคัญต่อการ เพาะ เลี้ยงและสิ่งแวดล้อมได้ดี

การเตรียมน้ำสำหรับทดลอง

การเตรียมน้ำทะเลสังเคราะห์ ที่มีความเค็มสำหรับใช้ในการทดลอง เตรียมโดยเติมสารประกอบต่าง ๆ 6 ชนิด คือ โซเดียมคลอไรด์ แมกนีเซียมซัลเฟต แมกนีเซียมคลอไรด์ แคลเซียมคลอไรด์ โพแทสเซียมคลอไรด์ และโซเดียมโบคาร์บอเนต ลงในน้ำจืดตามวิธีของ Spotte (1979) น้ำทะเลสังเคราะห์ที่เตรียมได้นี้มีความเค็มประมาณ 33 - 34 ส่วนในพันส่วน นำมาเจือจางให้มีความเค็ม 20 ส่วนในพันส่วน ตั้งทิ้งไว้ให้ตกตะกอนแล้วกรองด้วยผ้ากรองขนาดตา 70 ไมครอน ก่อนนำมาใช้

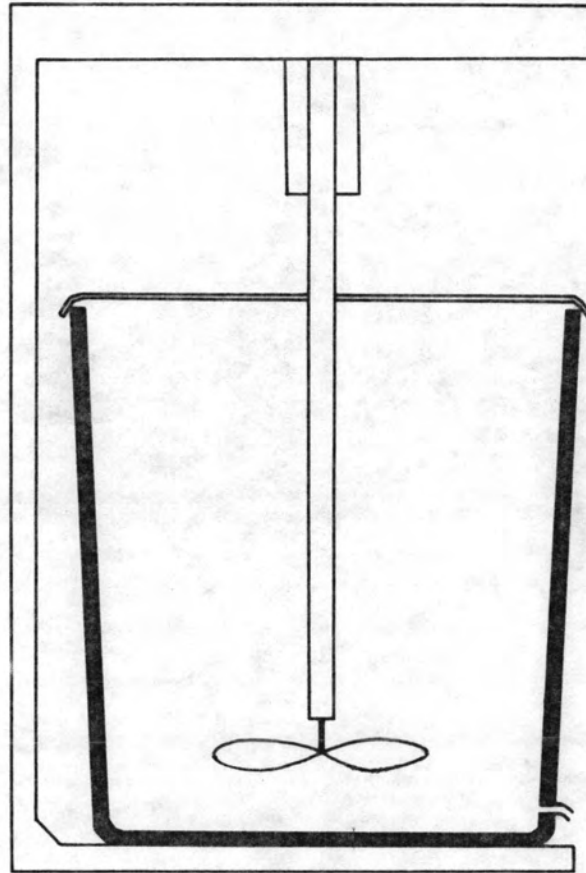
การเตรียมภาชนะที่จะใช้ในการหาปริมาณไฮโดรคาร์บอนที่ละลายในน้ำ

ทำความสะอาดอุปกรณ์ที่ใช้ในการทดลองด้วยผงซักฟอกและสารละลายกรดโครมิก (Chromic solution) และล้างด้วยน้ำกลั่นจนสะอาด อบให้แห้ง แล้วชะด้วยนอร์มัล เฮกเซน

การเตรียมสารละลายที่ใช้ในการทดลอง

เตรียมสารละลายที่ใช้ในการทดลอง เป็นน้ำมันดิบในรูปที่ละลายน้ำ (Water soluble fraction WSF.) ตามวิธีที่ได้ดัดแปลงมาจากการทดลองของ Anderson (1974) ดังนี้

ใช้น้ำมันดิบ 1 ส่วน ผสมกับน้ำทะเลสังเคราะห์ 9 ส่วน ใส่ถังไฟเบอร์กลาสขนาดความจุ 500 ลิตร แล้วกวนอย่างช้า ๆ เป็นเวลานาน 20 ชั่วโมงที่อุณหภูมิห้อง ดังภาพที่ 2 ปิดปากถังเพื่อป้องกันการระเหยของน้ำมันที่ระเหยง่าย (volatile oil) ความเร็วในการกวนใช้ดูจากการปรับให้วงกรวย (vortex) ของสารละลายลึกไม่เกิน 25 เซนติเมตรของสารละลายทั้งหมด จากนั้นเมื่อครบ 20 ชั่วโมง ตั้งทิ้งไว้เพื่อให้แยกชั้นประมาณ 6 ชั่วโมง แล้วจึงดูดส่วนที่ละลายน้ำข้างล่างไปใช้ โดยถือว่าสารละลายที่ได้นี้มีความเข้มข้นเป็น 100 เปอร์เซ็นต์ของส่วนที่ละลายน้ำ (100 % WSF.) เมื่อต้องการเตรียมสารละลายในระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ก็เติมน้ำทะเลสังเคราะห์ลงไปเจือจางตามส่วนสำหรับ 100 % WSF. ของน้ำมันดิบที่ใช้ในการทดลองครั้งนี้ มีปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมด 4.7



ภาพที่ 2 ถังที่ใช้ในการเตรียมน้ำมันดิบในส่วนที่ละลายน้ำ



มิลลิกรัม/ลิตร (จากการวัดด้วยเทคนิคฟลูออเรสเซนซ์ เปกโตรโฟโตเมตรี (IOC, 1984)

การเตรียมสารละลายมาตรฐาน เพื่อใช้ในการวัดปริมาณไฮโดรคาร์บอน (PHC)

สารละลายมาตรฐานที่ใช้ในการทดลองนี้มี 2 ชนิด คือ สารละลายมาตรฐานโครซีน และสารละลายมาตรฐานน้ำมันดิบสำหรับการใช้โครซีนซึ่งเป็นสารประกอบอะโรมาติกเป็นสารละลายมาตรฐานสำหรับ เปรียบเทียบหาปริมาณโดยวิเคราะห์ปริมาณออกมาในเทอมของสมมูลโครซีน (Chrysene equivalent) นั้น เนื่องจากน้ำมันดิบมีองค์ประกอบของไฮโดรคาร์บอนต่าง ๆ แตกต่างกัน และมีปริมาณไม่คงที่ แต่โครซีนเป็นตัวแทนของกลุ่มสารประกอบอะโรมาติกซึ่งถือว่าละลายน้ำได้ดี และเป็นพิษต่อสัตว์น้ำมากที่สุด นอกจากนี้ส่วนที่นำมาศึกษาความเป็นพิษนั้นไม่ใช่ไขมัน แต่เป็นส่วนของน้ำมันที่ละลายน้ำ ดังนั้น จึงมีเพียงพวกสารประกอบอะโรมาติกและไฮโดรคาร์บอนที่มีคาร์บอนอะตอมต่ำ ๆ ที่สามารถละลายน้ำได้ จึงน่าจะใช้โครซีนเป็นสารละลายมาตรฐาน เพราะให้รูปแบบของ peak จากการอิมิชชัน (emission pattern) ที่เหมือนกับสารตัวอย่าง (IOC, 1982) ส่วนสารละลายมาตรฐานน้ำมันดิบนั้นใช้เป็นตัวแทนของไฮโดรคาร์บอนทุกตัวในน้ำมันดิบ ดังนั้น ปริมาณ PHC ที่ใช้สารละลายมาตรฐานน้ำมันดิบจะมีค่ามากกว่าความเป็นจริง เนื่องจากสารละลายน้ำมันดิบระเหยง่ายและมีค่าไม่คงตัว การทำกราฟเปรียบเทียบมาตรฐานในแต่ละครั้งจึงได้ค่าไม่แม่นยำ นอกจากนี้ยังอาจเกิดควENCHING EFFECT (Quenching effect) คือทำให้ความเข้มฟลูออเรสเซนซ์ (fluorescence intensity) น้อยกว่าที่เป็นจริง หรือกันไม่ให้เกิดฟลูออเรสเซนซ์ขึ้นมาอีกด้วย สำหรับผลที่ได้จากการใช้สารละลายมาตรฐานน้ำมันดิบแสดงในภาคผนวก ก.

การเตรียมสารตัวอย่างเพื่อนำไปวิเคราะห์

เก็บน้ำตัวอย่างที่ต้องการวิเคราะห์จากตู้ปลาแต่ละตู้ ปริมาตร 50 มิลลิลิตร ถ่ายลงในกรวยแยก เติมสารละลายเฮกเซน 50 มิลลิลิตร เขย่าอย่างแรงประมาณ 5 นาที เพื่อสกัดเอาน้ำมันดิบที่ละลายน้ำออกมาอยู่ในเฮกเซน เนื่องจากเฮกเซนเป็นตัวทำละลายสารไฮโดรคาร์บอนได้ดีและเหมาะสมกว่าสารละลายอื่น (IOC, 1984) แยกเอาชั้นเฮกเซนใส่ขวดสีชาขนาด 200 มิลลิลิตร ที่เตรียมไว้ทำการสกัดน้ำตัวอย่างเดิมอีก 2 ครั้ง โดยเติมเฮกเซนอีกครั้งละ 50 มิลลิลิตร ทำการสกัดเหมือนครั้งแรก แล้วแยกชั้นเฮกเซนออกมารวมกับเฮกเซนที่ทำการสกัดแล้วในครั้งที่ 1 ปิดฝาขวดด้วยแผ่นอะลูมิเนียม และฝาขวดให้แน่น แช่ไว้ในตู้เย็นควบคุมอุณหภูมิไว้

ประมาณ 4 องศาเซลเซียสเพื่อป้องกันการระเหย จากนั้นกำจัดน้ำที่ยังหลงเหลืออยู่ในเฮกเซน โดยการผ่านไปยังโซเดียมซัลเฟตแห้ง ($\text{anh. Na}_2\text{SO}_4$) แล้วนำไปลดปริมาตรโดยใช้เครื่องมือระเหยสารแบบลดความดัน (Rotary evaporator) จนเกือบแห้งละลายส่วนที่เหลืออยู่ในเฮกเซน ปรับปริมาตรให้เป็น 10 มิลลิลิตร ใส่ในขวดแก้วจุกเกลียว (Vial) ปิดด้วยแผ่นอะลูมิเนียมและปิดฝาให้แน่น นำไปวิเคราะห์เพื่อหาปริมาณ PHC ทั้งหมดต่อไป

* การวิเคราะห์เพื่อหาปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมด

ใช้วิธีเทคนิคฟลูออเรสเซนซ์สเปกโตรโฟโตเมตรี (Fluorescence Spectrophotometry) ของ IOC, (1984) และ Gordon et al., (1980) เป็นเทคนิคในการวัดความเข้มฟลูออเรสเซนซ์แทนการวัดค่าการดูดกลืนคลื่นแสง โดยสารประกอบที่มีโครงสร้างแบบอะโรมาติก เมื่อดูดกลืนคลื่นแสงช่วงอัลตราไวโอเล็ตจะดูดกลืนพลังงานจากแสง พลังงานที่ถูกดูดกลืนจะเป็นพลังงานที่มีความยาวคลื่นที่เหมาะสมกับโมเลกุลนั้น ๆ การดูดกลืนดังกล่าวทำให้มีการย้ายอิเล็กตรอนจาก ground state ไปยังระดับพลังงานที่สูงกว่า (excited state) เมื่อกลับลงสู่สภาวะเดิมจะมีการคายคลื่นแสงฟลูออเรสเซนซ์ที่มีความถี่เฉพาะออกมา สารแต่ละชนิดจะมีค่าพลังงานในการกระตุ้นและคลื่นแสงที่คายออกมาเฉพาะแตกต่างกัน เทคนิคนี้เหมาะสมในการวิเคราะห์สารที่มีปริมาณน้อย ๆ ซึ่งวัดได้ถึงหน่วย นาโนกรัม และได้ผลในการวิเคราะห์ดีกว่าเทคนิคการวัดค่าการดูดกลืนคลื่นแสง ดังนั้น ในการทดลองครั้งนี้จึงใช้เทคนิคในการวัดความเข้มฟลูออเรสเซนซ์ เนื่องจากการทดลองครั้งนี้เพียงต้องการหาปริมาณ PHC ทั้งหมดที่ละลายในน้ำเท่านั้น ไม่ได้ต้องการเน้นปริมาณของไฮโดรคาร์บอนเฉพาะตัวซึ่งจำเป็นต้องใช้ความรู้และเทคนิคทางด้านเคมีให้ลึกซึ้งกว่านี้ และผลที่ได้ใกล้เคียงกับในธรรมชาติ เนื่องจากน้ำมันดิบเมื่อรั่วไหลลงสู่แม่น้ำ ส่วนที่ละลายน้ำจะประกอบไปด้วยไฮโดรคาร์บอนหลายชนิด ไม่ได้มีเพียงชนิดเดียว นอกจากนี้เทคนิคนี้ยังสะดวก รวดเร็ว วิธีการไม่ซับซ้อน ให้ข้อมูลที่ถูกต้อง และมีผู้นิยมใช้แพร่หลาย

การเตรียมสารละลายมาตรฐานโครซิน

1. ชั่งโครซิน 1.000 กรัม ละลายด้วยนอร์มัล เฮกเซนในขวดวัดปริมาตรขนาด 1 ลิตร จะได้สารละลายมาตรฐานตั้งต้น (Stock standard solution) มีความเข้มข้น 1.000 กรัม/ลิตร (หรือพันส่วนในล้านส่วน หรือ 1000 พีพีเอ็ม)

2. นำสารละลายมาตรฐานจากข้อ 1 มาเจือจางให้มีความเข้มข้นต่าง ๆ โดยกำหนดให้อยู่ในช่วงความเข้มข้น 1 - 10 พีพีเอ็ม เป็นสารละลายมาตรฐานในการทำกราฟมาตรฐาน (Calibration Curve)
3. ใช้เครื่องสเปกโตรฟลูออโรมิเตอร์ เลือกสารละลายมาตรฐานความเข้มข้นใด ๆ ก็ได้ไปสแกนหาความยาวคลื่นเอกไซเตชัน (Excitation Wavelength) และอิมิชชัน (Emission Wavelength) พร้อมทั้งสารตัวอย่าง
4. กำหนดความยาวคลื่นที่ได้จากข้อ 3 จากนั้นทำการวัดค่าความเข้มฟลูออเรสเซนซ์สัมพัทธ์ (Relative Fluorescence Intensity) ของสารละลายมาตรฐานความเข้มข้นต่าง ๆ ที่เตรียมไว้ นำค่าความเข้มฟลูออเรสเซนซ์สัมพัทธ์กับค่าความเข้มข้มมาพล็อตเป็นกราฟมาตรฐาน
5. นำสารตัวอย่างที่เตรียมไว้ ทำการวัดค่าความเข้มฟลูออเรสเซนซ์สัมพัทธ์ในสภาวะเดียวกันกับสารละลายมาตรฐาน ค่าความเข้มฟลูออเรสเซนซ์สัมพัทธ์ที่วัดได้นำไปคำนวณหาปริมาณ PHC ในตัวอย่างน้ำได้

วิธีการคำนวณหาความเข้มข้น

ตัวอย่างน้ำเริ่มต้น 50 มิลลิลิตร นำมาสกัดเอาปิโตรเลียมไฮโดรคาร์บอนให้อยู่ในตัวทำละลาย 10 มิลลิลิตร นั่นคือ

สารละลายเฮกเซน 1 มล.	มีความเข้มข้นของปิโตรเลียมไฮโดรคาร์บอน	x
" 10	" "	10 x
จากตัวอย่างน้ำ 50 มล.	มีความเข้มข้นของปิโตรเลียมไฮโดรคาร์บอน	10 x
" 1	" "	$\frac{10}{50} x$

x คือความเข้มข้นที่ได้จากกราฟมาตรฐาน

เครื่องมือที่ใช้ในการหาปริมาณปิโตรเลียมไฮโดรคาร์บอน

เครื่องมือที่ใช้คือ Spectrofluorometer : PERKIN ELMER model/3000
 Recorder : PERKIN ELMER model/56, Expansion: 1, Range:5,
 Scan speed: 60 nm./min., Chart speed : 20 nm./min.

การหาความเป็นพิษเฉียบพลันของน้ำมันดิบอะ เร เบียนชนิด เบนโซในรูปที่ละลายน้ำ ที่มีต่อลูกปลา
กะพงขาว

การทดลองส่วนใหญ่ดำเนินการตามวิธีของ Sprague (1969) และ APHA et al., (1975) เพื่อหาความเป็นพิษเฉียบพลันในรูปมีมาตรฐานความเข้มข้นที่ทำให้สัตว์ทดลองตาย 50 เปอร์เซ็นต์ (median lethal concentration: LC50) ภายในเวลา 96 ชั่วโมง

สัตว์ทดลอง

ลูกปลากะพงขาวที่นำมาทดลองมีขนาดความยาว 1.5 - 2 เซนติเมตร ได้รับความอนุเคราะห์จากสถานีประมงน้ำกร่อย จังหวัดระยอง โดยบรรจุใส่ถุงพลาสติกอ็อกซิเจน ชนย้ายมายังห้องปฏิบัติการสถานีประมงน้ำจืดแห่งชาติ บางเขน นำลูกปลาไปพักไว้ในถังไฟเบอร์กลาสขนาดความจุ 500 ลิตร เป็นเวลา 1 วัน จึงเริ่มให้อาหารโดยให้อาร์ทีเมีย (*Artemia salina*) ตัวเต็มวัยวันละ 2 ครั้ง เช้าและเย็น พร้อมทั้งดูดตะกอนและถ่ายน้ำทุกวัน น้ำที่ใช้มีความเค็ม 20 ส่วนในพันส่วน เลี้ยงลูกปลาเพื่อปรับสภาพให้คุ้นเคยกับสภาพที่จะทำการทดลองนี้ประมาณ 7 วัน จนกระทั่งก่อนทำการทดลอง 24 ชั่วโมงจึงหยุดให้อาหาร

การทดลองขั้นต้น (Preliminary test)

เป็นการทดลองเพื่อหาระดับความเข้มข้นสูงสุดของ WSF. ของน้ำมันดิบที่ทำให้ปลามีชีวิตอยู่ได้ 100 เปอร์เซ็นต์ และความเข้มข้นต่ำสุดที่ทำให้ปลาตาย 100 เปอร์เซ็นต์ ใช้วิธีการทดลองชีววิเคราะห์แบบน้ำนิ่ง (Static bioassay) เป็นเวลา 96 ชั่วโมง แล้วนำข้อมูลที่ได้ไปจัดระดับความเข้มข้นที่เหมาะสมในการทดลองขั้นต่อไป

การทดลองอย่างละเอียด

เป็นการทดลองเพื่อหาระดับความเข้มข้นที่ทำให้ปลาตาย 50 เปอร์เซ็นต์ ในเวลา 96 ชั่วโมง โดยแบ่งความเข้มข้นที่ได้จากการทดลองขั้นต้น ออกเป็น 6 ระดับ โดยใช้สัดส่วนล็อกการิทึมของความเข้มข้น แต่ละระดับใช้ลูกปลาทดลอง 10 ตัว สำหรับความเข้มข้นที่ใช้มีดังนี้ 0.70, 0.79, 0.87, 1.00, 1.09 และ 1.25 มิลลิกรัม/ลิตร รวมทั้งจัดให้มีหลอดควบคุม (control) เพื่อใช้เปรียบเทียบ

วิธีการทดลอง คือ หลังจากพักลูกปลาไว้อย่างน้อย 7 วันแล้ว นำลูกปลาใส่ไหล

ทดลองขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 25 เซนติเมตร บรรจุน้ำ 10 ลิตร แล้วจึงเติม 100 เปอร์เซ็นต์ของ WSF. ให้ได้ความเข้มข้นตามที่ต้องการพร้อมกับกลุ่มควบคุม ระหว่างการทดลอง ไม่มีการให้อาหารและเครื่องพ่นอากาศ (air pump) มีการวิเคราะห์คุณภาพน้ำเป็นระยะเวลาต่าง ๆ คือ ก่อนการทดลอง 24, 48, 72 และ 96 ชั่วโมงตามลำดับ คุณภาพน้ำที่ทำการวิเคราะห์ได้แก่ อุณหภูมิ น้ำ วัดโดยใช้เทอร์โมมิเตอร์ ปริมาณออกซิเจนละลายโดยวิธีของ Strickland and Parson (1972) วัดความเป็นกรดเป็นด่างของน้ำโดยใช้พีเอชมิเตอร์ ปริมาณอินทรีย์อินทรีย์แอมโมเนีย ตามวิธีของ Koroleff (1976) และค่า alkalinity ของน้ำตามวิธีของ Strickland and Parson (1972) นอกจากนี้ยังวัดปริมาณไฮโดรคาร์บอนทั้งหมดในน้ำทั้งก่อนและหลังทดลองด้วย สังเกตอาการของปลาระหว่างการทดลอง และบันทึกจำนวนปลาที่ตายสะสมในเวลา 24, 48, 72 และ 96 ชั่วโมง โดยปลาที่ตายจะสงบนิ่งอยู่ก้นโถ และแผ่นกระดูกปิดเหงือก (operculum) หลุดการเคลื่อนไหว ข้อมูลที่ได้จากการทดลองนำไปคำนวณหาค่าความเข้มข้นที่ทำให้ปลาคาย 50 เปอร์เซ็นต์ในเวลา 96 ชั่วโมง และเปรียบเทียบระดับความเป็นพิษ โดยวิธีของ Litchfield and Wilcoxon (1949)

การศึกษาผลของน้ำมันดิบอะเรเบียนชนิดเบาในรูปที่ละลายน้ำในความเข้มข้นต่าง ๆ ต่อการเจริญเติบโตของลูกปลากะพงขาว

นำลูกปลากะพงขาวขนาด 2.0 - 2.2 นิ้ว จากฟาร์มเอกชน จังหวัดฉะเชิงเทรา มาพักและปรับสภาพการเลี้ยง คุณสมบัติของน้ำที่ใช้เช่นเดียวกับที่ใช้ในการศึกษาความเป็นพิษเฉียบพลัน แล้วจึงนำมาทดลองเลี้ยงในตู้กระจกขนาด 45 x 100 x 45 เซนติเมตร บรรจุน้ำ 100 ลิตร โดยใช้ความเข้มข้นของ WSF. ของน้ำมันดิบเป็น 3 ระดับ คือ 0.11, 0.23 และ 0.46 มิลลิกรัม/ลิตร ระดับละ 3 ซ้ำ โดยเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุมค่าความเข้มข้นนี้ได้นำข้อมูลจากการทดลองพิษเฉียบพลันมาพิจารณา คือค่าที่ใช้จะต่ำกว่าความเข้มข้นที่ทำให้ปลาคาย ใส่ลูกปลาตู้ละ 25 ตัว ให้อาหารวันละ 2 ครั้ง เช้าและเย็น โดยใช้อาร์ทีเมียตัวเต็มวัย แขนงในสารละลายต่าง ๆ ทั้บติมก่อน 1 นาที เพื่อฆ่าเชื้อ เปลี่ยนน้ำ 10 เปอร์เซ็นต์ของปริมาณน้ำทั้งหมดทุกวันในช่วง 2 วันแรก และเปลี่ยนน้ำ 90 เปอร์เซ็นต์ในวันที่ 3 พร้อมทั้งเติม WSF. ของน้ำมันดิบลงไปใหม่ ที่จำเป็นต้องเปลี่ยนน้ำ 10 เปอร์เซ็นต์ของปริมาณน้ำทั้งหมดทุกวันในช่วง 2 วันแรก เนื่องจากธรรมชาติของปลากะพงขาวต้องการน้ำสะอาดในการเลี้ยง จากการทดลองเลี้ยงปลากะพงขาวในครั้งแรก ๆ โดยไม่เปลี่ยนน้ำเลยในช่วง 3 วัน พบว่ามีปัญหาเรื่องโรคได้ง่าย

แต่เมื่อมีการเปลี่ยนน้ำ 10 เปอร์เซ็นต์ ทุกวันในความหนาแน่นขนาดนี้ปลากะพงขาวสามารถอยู่ได้ในสภาวะการทดลองดังกล่าวอย่างปลอดภัย มีการให้อากาศตลอดระยะเวลาการทดลอง ระหว่างการทดลอง มีการวิเคราะห์คุณสมบัติของน้ำ เช่นเดียวกับในการศึกษาพิษเฉียบพลันในเวลาก่อนการทดลอง 24, 48, และ 72 ชั่วโมงตามลำดับ ทำการชั่งน้ำหนักลูกปลากะพงขาวตามระยะเวลา 0, 2, 4, 6 และ 8 สัปดาห์ นำข้อมูลที่ได้ไปทำการวิเคราะห์ทางสถิติ เจริญเติบโตโดยวิธีทางสถิติวิเคราะห์ด้วยโควาเรียนซ์ (Analysis of covariance) และอัตราการเจริญเติบโต วิเคราะห์ด้วยวาเรียนซ์ (Analysis of variance) การเปรียบเทียบความแตกต่างการเจริญเติบโต และอัตราการเจริญเติบโตโดยวิธี Duncan's new multiple range test ที่ระดับความเชื่อมั่น 95 เปอร์เซ็นต์

การศึกษาผลของน้ำมันดิบอะ เร เมียนชนิด เบบี ในรูปที่ละลายน้ำในความเข้มข้นค่า ๆ ต่อการเปลี่ยนแปลงทางพยาธิสภาพของ เนื้อเยื่อของลูกปลากะพงขาว

ศึกษาการเปลี่ยนแปลงของเนื้อเยื่อลูกปลากะพงเนื่องจาก WSF. ของน้ำมันดิบ โดยใช้ความเข้มข้นค่า ๆ 3 ระดับ คือ 0.11, 0.23 และ 0.46 มิลลิกรัม/ลิตร ระดับละ 3 ซ้ำ เปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม ใส่ลูกปลาตัวละ 25 ตัว ใช้ลูกปลาขนาด 2.0 - 2.2 นิ้ว น้ำหนัก 4.6 - 4.9 กรัม การใช้ลูกปลาขนาดต่างกับการทดลองพิษเฉียบพลันเนื่องจาก ลูกปลากะพงขาวมีอวัยวะต่าง ๆ ครบสมบูรณ์ในเวลา 23 วัน (นิตยา วชิรชัยไพศาล, 2527) ถ้าใช้ลูกปลาขนาดเล็กเกินไป คือขนาดเท่ากับที่ทดลองพิษเฉียบพลัน จะทำให้การศึกษาพยาธิสภาพของเนื้อเยื่อในอวัยวะต่าง ๆ ได้ผิดจากความจริง จากนั้นนำลูกปลาไปทดลองเลี้ยงในตู้กระจก ขนาด 45 x 100 x 45 เซนติเมตร บรรจุน้ำ 100 ลิตร ให้อาหารวันละ 2 ครั้ง เช้าและเย็น มีการให้อากาศตลอดระยะเวลาการทดลอง ทำการเปลี่ยนน้ำ วิเคราะห์คุณสมบัติของน้ำ เช่นเดียวกับที่ศึกษาผลของการเจริญเติบโต โดยรายงานผลคุณภาพน้ำเป็นค่าเฉลี่ยจากตัวแทนของทั้ง 3 ซ้ำ ทำการเก็บตัวอย่างลูกปลากะพง ครั้งละ 5 ตัว จากตู้ที่มีความเข้มข้นต่าง ๆ กัน ตามระยะเวลา 0, 2, 4, 6 และ 8 สัปดาห์ โดยเปิดช่องเหงือกและช่องท้องพิชไว้ให้น้ำยาฆ่าเชื้อฟอร์มาลินเข้มข้น 10 เปอร์เซ็นต์ อย่างน้อย 24 ชั่วโมง หลังจากนั้นจึงตัดอวัยวะต่าง ๆ ที่ต้องการศึกษา คือ เหงือก ออลแฟกตอรีออร์แกน ตา ตับ ไต ม้าม ทางเดินอาหาร และผิวหนัง นำไปผ่านขั้นตอนต่าง ๆ ในการศึกษาทางเนื้อเยื่อ และย้อมสีฮีมาทอกโซลีน และอีโอซิน (H&E) เพื่อทำเป็นสไลด์ถาวร ตามวิธีของ Humason (1979) ดังแสดงไว้ในภาคผนวก จ เพื่อนำมาศึกษาพยาธิสภาพของเนื้อเยื่อต่อไป