

000173

การตรวจสอบยาปฏิชีวนะตกค้างในกุ้งกุลาดำจากบ่อเลี้ยงในเขตจังหวัดระยอง

Determination of Antibiotic Residues in Black Tiger Shrimp

from Culture Ponds in Rayong province

สุชาติพย์ พัฒนกุล

SUTHATHIP PHATTHANAKUL

#BK0080444

0613

ปัญหาพิเศษนี้เป็นหนึ่งส่วนของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต

ภาควิชาวาริชศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา

ปีการศึกษา 2544

**หัวข้อปัญหาพิเศษ** การตรวจสอบยาปฏิชีวะตอกตัวในกุ้งกุลาดำจากบ่อเลี้ยงในเขตจังหวัด  
ระยอง

**โดย** นางสุชาติพย์ พัฒนกุล  
**ภาควิชา** วาริชศาสตร์  
**สาขาวิชา** การเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ  
**อาจารย์ที่ปรึกษา** ดร.สุบันฑิต นิมรัตน์  
**อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม** อาจารย์กฤษณา จันทร์แก้ว (นักศึกษาภาคระดับ ๕)

ภาควิชาわりศาสตร์ได้พิจารณาปัญหาพิเศษฉบับนี้แล้วเห็นสมควรรับเป็นส่วนหนึ่งของ  
การศึกษาตามหลักสูตรวิทยาศาสตรบัณฑิตของคณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา

กรรมการตรวจสอบปัญหาพิเศษ

ประธาน

(อ.ศ. ดร. คเนธร เฉลิมวัฒน์)

อาจารย์ที่ปรึกษา

(ดร. สุบันฑิต นิมรัตน์)

อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม

(อาจารย์กฤษณา จันทร์แก้ว)

กรรมการ

(อาจารย์วิชญา กันปัว)

<b>หัวข้อวิจัย</b>	การตรวจสอยยาปฏิชีวนะตกค้างในกุ้งกุลาดำจากบ่อเลี้ยงในเขตจังหวัด ราชบุรี
<b>ชื่อผู้วิจัย</b>	นางสุชาติพย์ พัฒนกุล
<b>ชื่อปริญญา</b>	วิทยาศาสตรบัณฑิต
<b>สาขาวิชา</b>	การเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ
<b>ภาควิชา</b>	วิทยาศาสตร์
<b>อาจารย์ที่ปรึกษา</b>	ดร.สุบันธิ์ นิมรัตน์
<b>อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม</b>	อาจารย์กฤษณา จันทร์แก้ว (นักวิชาการประมง 5 )
<b>ปีการศึกษา</b>	2544

#### บทคัดย่อ

การตรวจสอยยาปฏิชีวนะ Oxytetracycline ด้วยวิธี Microbiological assay และ Oxolinic acid ด้วยวิธี HPLC (High Performance Liquid Chromatography) ตัวอย่างกุ้ง กุลาดำอยู่ตั้งแต่ 90 วันขึ้นไป จากฟาร์มเลี้ยงที่เป็นสมาชิกหน่วยตรวจสอยคุณภาพวัตถุใน สัตว์น้ำจังหวัดราชบุรี ตั้งแต่เดือนตุลาคม 2541 ถึงเดือนกันยายน 2544 จำนวนตัวอย่าง ทั้งหมด 404 ตัวอย่าง พนร. ตรวจพบ Oxytetracycline จำนวน 8 ตัวอย่าง และ Oxolinic acid ที่มากกว่า 0.05 ppm จำนวน 91 ตัวอย่าง คิดเป็น 1.98% และ 22.52% ตามลำดับ

Title                      Determination of Antibiotic Residues in Black Tiger Shrimp from  
Culture Ponds in Rayong

Name                      Mrs. Suthathip Phattanakul

Degree                   Bachelor of Science

Department              Aquatic Science

Advisor                   DR. Subuntith Nimrat

Co- Advisor              Mrs. Kritsana Jankal

Academic Year           2001

#### Abstract

Microbiological Assay method and High Performance Liquid Chromatography (HPLC) were done for Oxytetracycline and Oxolinic acid determination in Black tiger shrimps over 90 days of age from the ponds which member of Inspection Unit in Rayong province. The samples were examined from October, 1998 - September, 2001. The results showed that 1.98 % of 8 samples and 22.52% of 91 samples were found Oxytetracycline and Oxolinic acid, respectively.

## กิตติกรรมประกาศ

การศึกษาปัญหาพิเศษสำเร็จได้ด้วยดีด้วยความกรุณาจาก ดร. สุบันทิต นิมรัตน์ อาจารย์กฤษณา จันทร์แก้ว ที่ค่อยช่วยเหลือและให้คำแนะนำอย่างดีจนสำเร็จสมบูรณ์ และขอขอบพระคุณ วศ.ดร.คชเนตร เจริมภัณฑ์ อาจารย์วิชญา กันบัว ที่ได้กรุณานำเสนอและตรวจสอบแก้ไขเป็นอย่างดี

ขอขอบพระคุณ หัวหน้าปัญญา อิศราวดา หัวหน้าสถานีเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่ง จังหวัดระยอง ที่ให้ความอนุเคราะห์ให้ใช้สถานที่เครื่องมือในการวิเคราะห์ยาตอกค้าง ตลอดจนการให้การสนับสนุนเรื่องการศึกษา ขอขอบคุณ คุณบรรทม ชาติภูรและคุณศรีพร เมืองชล รวมทั้งเจ้าหน้าที่หน่วยตรวจสกัดคุณภาพวัฒน์สัตว์น้ำจังหวัดระยอง ที่ค่อยช่วยเหลือในการตรวจสกัดยาปฎิชีวนะตอกค้าง คุณปิติพร นิตพัฒน์ ที่ช่วยเหลือในการถ่ายภาพ

ขอขอบคุณ คุณสถิตย์ พัฒนกุล คุณสุริยา เอเดิม ที่ช่วยเหลือในการแปลเอกสารและเป็นกำลังใจให้ตลอดมา

ขอขอบพระคุณ คุณนุติ คุปต์วาติน คุณจารุวัฒน์ นภีตະภู ที่ให้การสนับสนุนการศึกษา และให้คำปรึกษาในการศึกษามาตลอด

สุดท้ายนี้ขอกราบขอบพระคุณ บิดา แม่ค่า และครอบครัวที่เป็นกำลังใจสำคัญในการทำปัญหาพิเศษครั้งนี้จนสำเร็จลุล่วงด้วยดี และให้การสนับสนุนการศึกษาด้วยดีมาตลอด

สุราทิพย์ พัฒนกุล

พฤษภาคม 2545

## สารบัญ

บทคัดย่อภาษาไทย

กิตติมा�กรรมประกาศ

สารบัญ

สารบัญตราสาร

สารบัญรูป

### บทที่ 1

1. บทนำ.....	1
อุดมประสังค์	
ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ	
สมมุติฐานการค้นคว้า	
ขอบเขตการศึกษา	
2. เอกสารที่เกี่ยวข้องกับการศึกษา.....	4
3. คุ้มครองและวิธีดำเนินการ.....	13
อุปกรณ์และสหกรณ์	
วิธีดำเนินการทดลอง	
4. ผลการทดลอง.....	28
5. สรุปผล อภิปราย เสนอแนะ.....	35
เอกสารอ้างอิง.....	40

## สารบัญตาราง

### ตารางที่

1. ผลการตรวจยาปฏิชีวนะตอกค้าง ปีงบประมาณ 2542	29
2. ผลการตรวจยาปฏิชีวนะตอกค้าง ปีงบประมาณ 2543	30
3. ผลการตรวจยาปฏิชีวนะตอกค้าง ปีงบประมาณ 2544	31
4. สรุปผลผลการตรวจยาปฏิชีวนะตอกค้าง ปีงบประมาณ 2542-2544	32
5. เปอร์เซ็นต์ผลการตรวจยาตอกค้าง ปีงบประมาณ 2542-2544	33
6. เปอร์เซ็นต์ผลการตรวจยาตอกค้าง ปีงบประมาณ 2542-2544	33

## สารบัญรูป

### รูปที่

1. การเจี้ยงเชื้อ <i>Bacillus mycoides</i>	17
2. การเตรียมตัวอย่างกุ้ง	17
3. การปั่นตัวอย่างกุ้ง	18
4. การปั่นด้วย Homogenizer	18
5. การกรองตัวอย่างด้วยกระดาษกรอง	19
6. ตัวอย่างสารละลายที่กรองได้	19
7. การนำ Peper disk ลงบนสารสกัด วางบนอาหารเลี้ยงเชื้อ	20
8. การเตรียมตัวอย่างกุ้ง	22
9. การปั่นตัวอย่างกุ้ง	22
10. การปั่นด้วย Homogenized	23
11. การ Centrifuge ตัวอย่างกุ้ง	23
12. การเก็บขวดสารละลายที่ได้ใส่ขวดก้นแบบ แล้วเติม Ethyl acetate	24
13. การระเหยแห้งด้วย Vacuum Rotary Evaporator	24
14. การเก็บตัวอย่างด้วย Syringe ผ่าน Hyperclean Nylon Filter	25
15. การเก็บสารละลายที่ได้ใส่ขวดตัวอย่าง เพื่อเตรียมจีด	25
16. การนำสารละลายที่ได้จีดเข้าเครื่อง HPLC	26
17. การรายงานผล គรรมาடีแกรม	26
18. គรรมาடีแกรมของสารออกโซลินิก แอซิด	27
19. กราฟแสดงการตรวจพบยาปฏิชีวนะ ปีงบประมาณ 2542 – 2544	32
20. กราฟแสดงเบอร์เซ็นต์การตรวจพบยาออกซีเตอร์รัชย์คลิน , ออกโซลินิก แอซิด	34

## บทที่ 1

### บทนำ

จากสถานการณ์การเพาะเลี้ยงกุ้งทะเลตั้งแต่ปลายปี 2536 เป็นต้นมา การเลี้ยงกุ้งประสบปัญหาโรคไวรัสหัวเหลืองระบาด และเกิดโรคไวรัสตัวแดงดวงขาวระบาดตั้งแต่ปลายปี 2537 เป็นต้นมา อีกสภาพแวดล้อมเสื่อมโทรมลงมาก น้ำที่ใช้ในการเพาะเลี้ยงมีคุณภาพต่ำลงมากและยังประสบปัญหาอื่นๆตามมา ได้แก่ โรคที่เกิดจากแบคทีเรีย เช่น โรคเรืองแสง โรคเสื่อมด้าโรควิบริโธซิส เป็นต้น ทำให้เกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งหันมาใช้ยาปฏิชีวนะเพื่อการควบคุมคุณภาพน้ำในบ่อเลี้ยง ตลอดจนถึงการป้องกันและรักษาโรคอย่างหลีกเลี่ยงไม่ได้

การเปลี่ยนแปลงทางเศรษฐกิจโลกในปัจจุบัน ขับเคลื่อนอยู่กับการค้าระหว่างประเทศซึ่งมีการแข่งขันกันอย่างรุนแรง สินค้าเกษตรกรรมโดยเฉพาะสินค้าด้านอาหารที่ถูกกักกันหรือส่งกลับก่อให้เกิดผลเสียหายแก่ประเทศไทยสูงออกจำหนนมหาศาล ประเทศไทยจัดให้เป็นประเทศไทยสูงออกผลิตภัณฑ์กุ้งแช่แข็งและสตั๊ตวันน้ำอื่นๆมากประเทศไทยนี้ ขณะเดียวกันกำลังประสบกับปัญหาการกัดกินทางการค้า โดยการใช้มาตรการคุ้มครองสุขอนามัยและความปลอดภัยของผู้บริโภคตลอดจนการอนุรักษ์สิ่งแวดล้อม ประเด็นปัญหาของยาปฏิชีวนะตกค้างในกุ้งแช่แข็งส่องออกได้ถูกนำมาเป็นปัญหา กัดกินทางการค้าระหว่างประเทศผู้นำเข้าและประเทศไทยสูงออก เช่น การตรวจพบยาออกซีเตตร้าซัคคลิน (Oxytracycline ,OTC) ออกโซลินิก แอซิค (Oxolinic acid) หรือกลุ่มยาซัลฟ่า ในกุ้งแช่แข็งส่องเข้าประเทศไทยญี่ปุ่น หรือการตรวจพบคลอแรมฟินิคอล (Chloramphenicol) และออกซีเตตร้าซัคคลินตกค้างในกุ้งแช่แข็งนำเข้าประเทศไทยหรือเมริกา ทำให้หั้งสองประเทศไทย ใช้มาตรการที่เข้มงวดในการตรวจสอบคุณภาพกุ้งแช่แข็งที่ส่องออกจากประเทศไทย

สุด (2524) รายงานว่าเชื้อ *Vibrio sp. strain* ที่แยกจากเชื้อกุ้งกุลาดำวัยค่อนนั้น การใช้ยาปฏิชีวนะออกซีเตตร้าซัคคลินจะได้ผลดีกว่าการใช้ยาปฏิชีวนะอื่นๆ ยาปฏิชีวนะที่นิยมใช้กันอย่างแพร่หลายที่สุดและได้ผลดีคือยาในกลุ่มเตตราซัคคลิน ซึ่งได้แก่ เตตราซัคคลินและออกซีเตตร้าซัคคลิน เป็นยาปฏิชีวนะที่ออกฤทธิ์ในขอบเขตกว้าง (broad spectrum) ต่อแบคทีเรียแกรมบวกและแกรมลบ

มนพิรา และจิราพร (2543) รายงานว่าจากการตรวจสอบยาปฏิชีวนะตกค้างในดินและเนื้อกุ้งกุลาดำจากบ่อเลี้ยงกุ้งกุลาดำในเขตฯ ฉะเชิงเทรา มีรูปแบบการใช้ยาปฏิชีวนะจะเปลี่ยนจากที่เคยใช้ยาออกซีเตตร้าซัคคลิน เป็นยาชนิดอื่นๆมากขึ้น เช่น ออกโซลินิก แอซิค ซัลฟ่าไตรเมทโพริม เป็นต้น ซึ่งตรงกับการรายงานของ สนิญาณ และคณะ (2543) ในปี 2539

เกษตรกรนิยมใช้ยาในกลุ่ม ออโคไซดินิก แอซิด เพิ่มสูงขึ้นจากปี 2538 เนื่องจากมีการดื้อยา ออกซีเตตราชัยคลิน

ปัญหาพิเศษฉบับนี้เป็นส่วนหนึ่งที่สนับสนุนนโยบายของรัฐบาลในการตรวจสอบคุณภาพวัตถุดิบสัตว์น้ำ ซึ่งมีวัตถุประสงค์เพื่อตรวจสอบการตกค้างของยาปฏิชีวนะ ออกซีเตตราชัยคลิน และออโคไซดินิก แอซิด ในกุ้งกุลาดำจากฟาร์มก่อนเข้าส่งโรงงาน พัฒนามีผลได้ แนะนำทำความสะอาดเข้าใจกับสมาชิกให้ทราบถึงความสำคัญของระบบการตรวจสอบคุณภาพสินค้า กุ้งกุลาดำ การเลี้ยง และการใช้ยาปฏิชีวนะอย่างถูกต้องเพื่อไม่ให้สารตกค้างในผลผลิตกุ้งที่จับ

### วัตถุประสงค์การศึกษา

- เพื่อตรวจสอบยาปฏิชีวนะ ออกซีเตตราชัยคลิน และออโคไซดินิก แอซิด ตกค้างในกุ้ง กุลาดำตั้งแต่ อายุ 90 วัน ขึ้นไป
- เพื่อศึกษาปริมาณการตกค้างของยาปฏิชีวนะ ออกซีเตตราชัยคลิน และ ออโคไซดินิก แอซิด ในกุ้งกุลาดำ

### ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

ทำให้ทราบปริมาณการตกค้างของยาปฏิชีวนะออกซีเตตราชัยคลิน และ ออโคไซดินิก แอซิด ในกลั่มเนื้อกุ้งกุลาดำ เพื่อใช้เป็นแนวทางในการใช้ยาปฏิชีวนะที่ถูกต้อง นำไปสู่การพัฒนาการเลี้ยงกุ้งกุลาดำให้ได้กุ้งที่มีคุณภาพ ปราศจากยาตกค้างในผลผลิตกุ้งที่จับ ซึ่งเป็นจุดเริ่มต้นของการผลิตที่สำคัญ ก่อให้เกิดผลดีต่อการพัฒนาระบบการผลิตกุ้งทะเลที่ได้คุณภาพตามเป้าหมาย มีความปลอดภัยต่อผู้บริโภคทั่วโลกทั้งภายในและต่างประเทศ และเป็นที่ยอมรับของประเทศไทยคุ้มค่า

### สมมติฐานของการศึกษา

- การมีการระบาดของโรคมากขึ้น ทำให้เกษตรกรมีการใช้ยาปฏิชีวนะในการรักษา การป้องกันโรคมากขึ้น
- การใช้ยาปฏิชีวนะในปริมาณที่เพิ่มมากขึ้นจากเดิมและไม่มีระยะเวลาการหยุดยา ก่อนจับกุ้ง กุลาดำ ที่เหมาะสมจะทำให้มีการตกค้างของยาในกุ้งกุลาดำ

## ขอบเขตของการศึกษา

ตรวจสอบยาปฏิชีวนะ Oxytetracycline ตกค้างด้วยวิธี Microbiological assay และ Oxolic acid ด้วยวิธี HPLC (High Performance Liquid Chromatography) ตัวอย่างกุ้งกุลาคำอายุตั้งแต่ 90 วันขึ้นไป จากฟาร์มเลี้ยงที่เป็นสมาชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพวัดถูกต้อง ลักษณะ จ. ระยอง ในปีงบประมาณ 2542 เริ่มตั้งแต่เดือนตุลาคม 2541 - เดือนกันยายน 2542, ปีงบประมาณ 2543 เริ่มตั้งแต่เดือนตุลาคม 2542 - เดือนกันยายน 2543, ปีงบประมาณ 2544 เริ่มตั้งแต่เดือนตุลาคม 2543 - เดือนกันยายน 2544 โดยการนับจำนวนตัวอย่างที่พบ Oxytetracycline ทุกตัวอย่าง และ Oxolinic acid เฉพาะที่มากกว่า 0.05 ppm เนื่องจาก ประเทศญี่ปุ่นอนุญาตให้มีสารปฏิชีวนะตกค้างชนิด ออกซิลินิก แอซิด ได้ไม่เกิน 0.05 ppm และ ออกซีเตต้าซีแซคลินได้ไม่เกิน 0.08 ppm ในขณะที่สหราชอาณาจักร “ไม่อนุญาตให้มีได้เลย สุภาพรรณ (2538)

## บทที่ 2

### เอกสารที่เกี่ยวข้องกับการศึกษา

อาทรา (2535) สาเหตุการตกลค้างของยาปฏิชีวนะสีบเนื่องมาจากปัญหาที่สะสมมาหลายปี ได้แก่ ปัญหาสภาวะแวดล้อมเสื่อมโรมเป็นผลทำให้กุ้งที่ติดเชื้อแบคทีเรีย แนวทางในการป้องกัน และแก้ปัญหาโรคติดเชื้อแบคทีเรียที่เกษตรกรส่วนใหญ่ใช้กันก็คือ การใช้สารเคมีและยาปฏิชีวนะผสมอาหารให้กุ้งกิน ซึ่งก่อให้ยาปฏิชีวนะที่เกษตรกรใช้กันอย่างแพร่หลายและได้ผลดีคือยาออกซีเตตราชัยคลิน สอดคล้องกับรายงานของ พรเดศ และชลธ (2534) ยาปฏิชีวนะที่เป็นที่รู้จักและนิยมใช้กันอย่างแพร่หลาย คือ ออกซีเตตราชัยคลิน และออกโซลินิก แอซิต ในปัจจุบันการใช้ยาดังกล่าวให้ผลไม่แน่นอน ซึ่งอาจจะมาจาก การใช้ยาในอัตราที่ไม่ถูกต้อง ทำให้กุ้งได้รับยาในปริมาณที่ต่ำกว่าความเข้มข้นที่จะมีผลในการยับยั้งเชื้อแบคทีเรีย เป็นต้น และจากการที่ใช้ยาไม่ได้ผลเกษตรมากจะเพิ่มปริมาณยาที่ใช้ให้มากขึ้นจากเดิม หรือบางรายใช้ผสมอาหารให้กุ้งกิน เกือบตลอดช่วงการเลี้ยง เป็นผลทำให้ เกิดการตกลค้างของยาปฏิชีวนะ

มนตรีฯ และจิราพร (2543) กล่าวว่า ผลจากการใช้ยาดังกล่าวทำให้มีผลต่อการส่องออกสินค้ากุ้งด้วย เนื่องจากประเทศญูน้ำเข้าที่สำคัญ ได้แก่ ญี่ปุ่น และสหรัฐอเมริกายินยอมให้เข้าไปในสัตว์น้ำ แต่ไม่ยินยอมให้มีการตกลค้างในเนื้อกุ้งของยาปฏิชีวนะชนิด ออกซีเตตราชัยคลิน ออกโซลินิก แอซิต เกินมาตรฐานที่กำหนดไว้ ประกอบกับประเทศญี่ปุ่นตรวจพบยาปฏิชีวนะเพิ่มขึ้น จาก 4 ครั้งในปี 2535 เป็น 17 ครั้ง ในปี 2536 และ 10 ครั้งในปีก่อนๆของปี 2537 ทำให้ญี่ปุ่นเพิ่มมาตรการเข้มงวด ในการตรวจสอบสินค้าสัตว์น้ำ เช่น เยื่อแก้วจากประเทศไทย โดยเฉพาะในกุ้งเช้เง็งญี่ปุ่นอนุญาตให้มีสารปฏิชีวนะตกลค้างชนิดออกโซลินิก แอซิต ได้ไม่เกิน 0.05 ppm และ ออกซีเตตราชัยคลิน ได้ไม่เกิน 0.08 ppm ในขณะที่สหรัฐอเมริกา ไม่อนุญาตให้มีได้เลย สุภาพวน (2538)

### คุณสมบัติของออกซีเตตราชัยคลิน

ออกซีเตตราชัยคลินเป็นยาปฏิชีวนะในกลุ่มเตตราชัยคลิน สร้างจากเชื้อราก Streptomyces rimosus เป็นยาปฏิชีวนะที่ออกฤทธิ์ต่อต้านเชื้อแบคทีเรียได้กว้าง (broad spectrum) ทั้งแกรมบวกและแกรมลบ นอกจากนั้นยังสามารถยับยั้งการเจริญของ rickettsia, protozoa และพยาธิ (helminth) บางชนิดได้ แต่ไม่มีผลต่อพยาธิสีสี ราเมี๊อก (molds) และเชื้อรากอื่นๆ ออกซีเตตราชัยคลิน มีลักษณะเป็นผงสีเหลืองปราศจากกลิ่น รสขม มีคุณสมบัติละลายน้ำได้เล็กน้อย แต่ละลายน้ำได้ดีเมื่อยูปเกลือโซเดียมหรือ

ไฮโดรคลอไรด์ ไม่ละลายในคลอร์ฟอร์ม (chloroform) อะซีตอ� (acetone) และอีเทอร์ โดยทั่วไป ละลายได้ดีในในสภาวะที่เป็นกรด ยาดูดซึมในกระเพาะลำไส้ตอนต้นของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมได้ดี เมื่อมีการดูดซึมแล้วปริมาณยาจะได้ระดับสูงสุดในเลือดภายใน 2-4 ชั่วโมงและออกฤทธิ์อยู่นาน กว่า 6 ชั่วโมงขึ้นไป ยาส่วนใหญ่จะถูกขับออกทางระบบปัสสาวะ และทางเดินอาหารได้เล็กน้อย ความเข้มข้นของยาในเนื้อเยื่อจะมีมากหรือน้อยขึ้นอยู่กับขนาดของยาที่ให้ , การดูดซึม , เมตาโนลีซึม และความสามารถในการขับยาออก ออกซีเตตร้าซัพคลิน เมื่อให้ในปริมาณน้อยไม่มีผลในการทำให้แบคทีเรียตาย แต่สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของแบคทีเรียได้ (bacteriostatic) โดยจะไปขัดขวางกระบวนการ intracellular phosphorylation ของกลูโคส และการเกะจ่อง Acyl – tRNA กับ 30S subunit ของ ribosome ทำให้แบคทีเรียไม่สามารถสร้างโปรตีนได้ แบคทีเรียจึงไม่สามารถเพิ่มจำนวนหรือเพิ่มได้ช้า ออกซีเตตร้าซัพคลินมีผลต่อเซลล์ของแบคทีเรียมากกว่าเซลล์ของสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม ประสบ (2528)

จากการศึกษาการทำการทำงานของออกซีเตตร้าซัพคลินเข้าใจว่ามีไอกอนของแมกนีเซียม เกี่ยวข้องด้วย โดยมีโมเลกุลของสารกลุ่มเดตร้าซัพคลินจะสร้างเป็นโมเลกุลซับช้อนกับไอกอนของแมกนีเซียม ซึ่งมีอยู่ที่ผนังเซลล์ของแบคทีเรียและผิวของเยื่อบุเซลล์ ทำให้เซลล์ของแบคทีเรียสามารถนำโมเลกุลออกซีเตตร้าซัพคลินผ่านเข้าไปอย่างมีประสิทธิภาพ สายสมร (2524)

### การใช้ออกซีเตตร้าซัพคลินในสัตว์น้ำ

การรักษาโรคสัตว์น้ำที่เกิดจากแบคทีเรียมักจะใช้ยาปฏิชีวนะ โดยยาที่นิยมใช้กันอย่างแพร่หลายทั้งในน้ำจืดและน้ำเค็ม คือ ออกซีเตตร้าซัพคลิน เนื่องจากสามารถออกฤทธิ์ต่อต้านแบคทีเรียได้ทั้งชนิดแกรมบวกและแกรมลบ และนำไปปิ๊กโดยการผสมอาหารให้กิน , การฉีด และการเชื้อ ( จะดู (2528) ซึ่งวิธีการใช้จะขึ้นอยู่กับชนิดและขนาดของสัตว์น้ำ รวมทั้งวิธีการเลี้ยงโดยสัตว์น้ำขนาดเล็กนิยมใช้วิธีการเชื้อ ส่วนสัตว์ขนาดใหญ่มักจะใช้วิธีผสมอาหารให้กิน การผสมยาในอาหารมี 2 รูปแบบคือ การคลุกยา กับอาหารแล้วเคลือบด้วยน้ำมันปลา อีกวิธีหนึ่งคือ การใช้ยาผสมในอาหารสำเร็จรูปแล้วพิงลงให้แห้งหรือหมายกดก่อนนำไปใช้

กมลพ. และสุปรานี (2539) แนะนำให้ใช้ยาในการรักษาโรคปลา ในอัตรา 2 – 3 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม กินติดต่อกัน 3 – 5 วัน ส่วนในกุ้งกุลาด้านนี้เกษตรกรนิยมใช้ยา 1 – 3 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม แต่ปริมาณยาดังกล่าวให้ผลในการรักษาในปริมาณต่ำ เกษตรกรจึงมักเพิ่มปริมาณยาเป็น 5 – 10 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม แต่ยังไม่สามารถรักษาโรคได้ ก็จะจับขายทันทีทำให้มีปริมาณยาตกค้างในสัตว์น้ำเพิ่มมากขึ้น จะดู ( 2534)

ชาลอก (2531) กล่าวว่าการรักษาโรคเสี้ยนด้ำในกุ้งทะเลซึ่งมีสาเหตุมาจากเชื้อแบคทีเรีย *Vibrio vulnificus* อาจทำได้ยากหากเสี้ยนด้ำในตัวกุ้งมีขนาดใหญ่ โอกาสจะหายได้ต้องใช้เวลานาน ในระยะแรกที่เชื้อปรากฏอาการดังกล่าว จะเกิดบนเปลือก ก้อน แล้วจึงแพร่ลงไปถึงเนื้อเยื่อชั้นล่าง อาจรักษาได้โดยให้กินยาปฏิชีวนะผสมในอาหาร เช่น ออกซีเตตราชัยคลินบิร์มาน 3 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม ให้กินติดต่อ กัน 5 – 7 วัน แต่ถ้าให้ยาแล้วยังคงมีการติดเชื้อเพิ่มก็คงต้องใช้ยาเพราจะจะเป็นการสิ้นเปลือง ส่วน Bayer and Dananiel (1987) ได้ทดลองใช้ออกซีเตตราชัยคลินในการป้องกันโรค *Gaffkemia* ใน lobsters โดยผสานอาหารให้กินในปริมาณ 1.1 และ 2.2 มิลลิกรัม/อาหาร 1 กรัม ก่อนนำไปปั่น เชื้อ *Aerococcus viridans* ซึ่งเป็นสาเหตุของโรค พบว่า lobsters ที่ไม่ได้รับยา มีการตายสูงถึง 78 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่กลุ่มได้รับยาจะมีการตายเพียง 13.2 เปอร์เซ็นต์ นอกจากนี้ถ้าเพิ่มปริมาณยาเป็น 11, 27.5 และ 55 มิลลิกรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม กินติดต่อ กันนาน 15 วัน ไม่พบการตายของ lobsters เลย สำหรับการใช้ออกซีเตตราชัยคลิน ในการรักษาโรคของกุ้งก้ามกรมนั้น ประเทศไทยมีการศึกษาน้อยมาก ทั้งนี้อาจเนื่องมาจากการกุ้งก้ามกรมมีภูมิคุ้มกันทางการต้านที่ต่ำกว่ากุ้งชนิดอื่นๆ

#### การตอกด้ำและการแพร่กระจายของออกซีเตตราชัยคลินในสัตว์น้ำ

ได้มีผู้ศึกษาเรื่องการตอกด้ำ และการแพร่กระจายของ ออกซีเตตราชัยคลิน ในเนื้อเยื่อของสัตว์น้ำไว้พอสมควร อาทิ Bayer and Dananiel (1987) ได้ศึกษาปริมาณการตอกด้ำของออกซีเตตราชัยคลิน American lobsters (*Homarus americanus*) ที่ได้รับยาในปริมาณ 1.1 และ 1.2 มิลลิกรัม/อาหาร 1 กรัม เป็นเวลา 10 วัน พบว่ามีการตอกด้ำของยาในกล้ามเนื้อเป็นเวลา 14 วัน ที่อุณหภูมิ 19 องศาเซลเซียส และที่อุณหภูมิ 14 – 15 องศาเซลเซียส มีการตอกด้ำนานถึง 28 วัน และที่บริเวณ midgut มีการตอกด้ำนานกว่า 28 วัน

พรเดิค และ ชาลอก (2533) รายงานว่า ระยะเวลาในการตอกด้ำของยาขึ้นอยู่กับช่วงระยะเวลาของการใช้ยาและระดับความเข้มข้นของยา ซึ่งการใช้ยาบิร์มาน 1 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม เป็นเวลา 3 วัน จะมีการตอกด้ำในเนื้อเยื่ออย่างมากขึ้น เมื่อเพิ่มระดับความเข้มข้นของยาเป็น 3 และ 5 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม การตอกด้ำของยาในเนื้อเยื่อมีบิร์มานเพิ่มขึ้นเป็น 0.8725 และ 0.8844 ppm ตามลำดับ สอดคล้องกับการศึกษาของ Limpoka et al. (1993) ซึ่งศึกษาเกี่ยวกับการตอกด้ำของ ออกซีเตตราชัยคลิน ในกุ้งกุลาดำขนาด 30 – 40 กรัม โดยให้อาหารผสานยาในอัตรา 2.5 และ 5 กรัม/1 กิโลกรัม ที่อุณหภูมิ 28 – 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 วัน พบว่ามีการตอกด้ำนาน 4 และ 11 วัน

อาสา (2535) ได้ศึกษาการเพร่กระจายและการตกค้างของออกซีเตตราชัยคลินในกุ้งกุลาดำขนาด 8, 15 และ 20 กรัม โดยให้ยาในอัตรา 40, 60 และ 80 มิลลิกรัม/น้ำหนักกุ้ง 1 กิโลกรัม พบว่ามียาเพร่กระจายไปสู่ haemolymph เป็นอันดับแรกและมีปริมาณสูงสุดภายในครึ่งชั่วโมง หลังจากนั้นปริมาณยาเริ่มลดลง และเริ่มพบรายใน hepatopancreas และกล้ามเนื้อมากขึ้น ส่วนการตกค้างของยาในอวัยวะต่างๆ มีความแตกต่างกันในช่วงต้น แล้วแต่อัตราการให้ยาแต่เมื่อเวลาผ่านไปนานขึ้น การตกค้างของยาในอวัยวะต่างๆ จะไม่แตกต่างกันทางสถิติ และเมื่อเพิ่มอัตราการให้ถูกขึ้นปริมาณการตกค้างจะมีค่าสูงขึ้น และพบว่ายาตกค้างอยู่ใน hepatopancreas นานที่สุด กุ้งกุลาดำขนาด 15 และ 20 กรัม ให้ยาในอัตรา 80 มิลลิกรัม/น้ำหนักกุ้ง 1 กิโลกรัม ยาตกค้างที่ hepatopancreas นาน 43 วัน ในขณะที่กุ้งกุลาดำขนาด 8 กรัม ได้รับยาในอัตราเดียวกันมีการตกค้างของยาเพียง 9 วันเท่านั้น

อมรรัตน์ และ มะลิ (2539) ทดลองพัฒนาอาหารเพื่อเลี้ยงกุ้งก้ามกรามและใช้ออกซีเตตราชัยคลิน ผสมในอาหาร 0.25 เปอร์เซ็นต์ เปรียบเทียบกับอาหารที่ผสมวิตามินซี 0.25 เปอร์เซ็นต์ เลี้ยงกุ้งก้ามกรามขนาด 0.45 – 0.50 กรัม ในตู้กระจก โดยให้กินอาหารนาน 8 สัปดาห์ พบรากุ้งที่กินอาหารผสมวิตามินซี มีน้ำหนักเพิ่ม อัตราการและอัตราแลกเปลี่ยนดีกว่า อีกทั้งไม่พบรากค้างในเนื้อกุ้ง แต่กุ้งที่กินอาหารผสมยา พบยาตกค้าง 2.3 มิลลิกรัม/เนื้อกุ้ง 1 กิโลกรัม นอกจากนี้ยังมีการศึกษาการเลี้ยงกุ้งในบ่อติดผังซึ่งขนาด 200 ลูกบาท/เมตร โดยให้อาหารผสมออกซีเตตราชัยคลิน 0.25 เปอร์เซ็นต์ อาหารผสมวิตามินซี 0.25 เปอร์เซ็นต์ และอาหารผสมวิตามินซีเคลือบ 0.25 เปอร์เซ็นต์ เป็นเวลานาน 4 เดือน พบรากน้ำหนักเฉลี่ยที่กุ้งเพิ่มขึ้น อัตราการเจริญเติบโตจำเพาะ อัตราการแลกเปลี่ยน และอัตราการรอต ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p>0.05$ ) เมื่อการทดสอบการตกค้างของยาในกล้ามเนื้อกุ้งเมื่อสิ้นสุดการทดลอง พบรากมียาตกค้างในเนื้อกุ้งที่กินอาหารผสมยาเท่านั้น โดยตรวจพบ 3.27 มิลลิกรัม/กิโลกรัม อมรรัตน์ และ คง (2543)

ช้านานุ และวีรวรรณ (2544) ได้ทำการทดลองระยะเวลากการตกค้างของออกซีเตตราชัยคลิน ในเนื้อกุ้งก้ามกราม ที่ได้รับอาหารผสมยาในปริมาณ 0.3 และ 5 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม 7 วัน ในปอซีเมนต์ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 3 เมตร ลึก 0.7 เมตร เพื่อกำหนดช่วงระยะเวลาหยุดใช้ยาก่อนจับที่ปลอดภัยต่อผู้บริโภค ผลการศึกษาพบว่า การตกค้างของออกซีเตตราชัยคลิน ในเนื้อกุ้งก้ามกรามสูงสุดหลังจากให้ยาเป็นเวลา 1 วัน ซึ่งปริมาณการตกค้างที่พบในเนื้อกุ้งในกลุ่มที่ได้รับอาหารผสมยาในปริมาณ 5 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม มีสูงกว่าการตกค้างที่พบในกลุ่มที่ได้รับอาหารผสมยา 3 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัมอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ( $p>0.05$ ) หลังจากนั้นปริมาณยาตกค้างในเนื้อกุ้งทั้งสองกลุ่มการทดลองลดลง แต่ไม่มีความแตก

ต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ( $p<0.05$ ) โดยตรวจไม่พบออกซีเตตราชั้ยคลินในเนื้อกุ้งทั้งสองการทดลอง หลังจากหยุดให้อาหารผสมชายแล้ว 5 และ 8 วันตามลำดับ

ส่วนในการศึกษาการตักค้างของยาในกุ้ง *Penaeus setiferus* ที่ได้รับยาผสมอาหารในอัตรา 10,000 มิลลิกรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม เป็นเวลา 7 วัน พบร่วมมียาตก



รักษาโรค furunculosis ในปลา brown trout และ rainbow trout โดยผสมอาหารให้กินในอัตรา 5 มิลลิกรัมต่อน้ำหนักตัว 1 กิโลกรัมต่อวัน เป็นเวลา 8 วัน พบร่วมมืออัตราลด 99 % ขณะที่กลุ่มซึ่งไม่ได้ให้ยาเมื่ออัตราลดเพียง 69 % Austin และคณะ (1983)

ในปี ค.ศ. 1984 รัฐบาลอังกฤษได้อนุญาตให้ใช้ออกซิลินิก แอซิด ในการรักษาโรค furunculosis และโรค enteric redmouth ในปลากรุ่น salmonids และ trout (*Salmo gairdneri*) ได้ตามลำดับ

ในประเทศไทย ออกซิลินิก แอซิด เป็นยาอีกชนิดหนึ่งที่เริ่มนิยมนำมาใช้กันมากขึ้นในการป้องกันและรักษาโรคติดเชื้อในกุ้งกุลาดำ เนื่องจากแบคทีเรีย ในขณะนี้มีรายงานแนะนำให้ใช้ในอัตรา 3 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม และให้กุ้งกินติดต่อกันเป็นเวลา 7 – 10 วัน (ชาลก, 2535) การใช้ออกซิลินิก แอซิด ในการเลี้ยงกุ้งที่มากเกินไปและไม่มีระยะเวลาหยุดให้ยา ก่อนจับกุ้งที่เหมาะสม จะทำให้มีการตอกค้างของยาในกุ้งได้ เช่นเดียวกันซึ่งนอกจากจะมีผลกระทบต่อการส่งออกกุ้งแล้ว อาจมีผลต่อการเจริญเติบโตของกุ้งที่ได้รับยาด้วยเช่นกัน

### การตอกค้างและการแพร่กระจายของออกซิลินิกในสัตว์น้ำ

การตอกค้างของยาออกซิลินิก แอซิด ในสัตว์น้ำแต่ละชนิดมีความแตกต่างกันทั้งในด้านปริมาณและระยะเวลาที่ตอกค้าง เช่น การศึกษาของ Ueno และคณะ (1988b) สรุปได้ว่าในปลา rainbow trout และปลา amago salmon มีการดูดซึมและขับถ่าย ออกซิลินิก แอซิด ช้ากว่าในปลา yellowtail หาก และปริมาณยาตอกค้างในตัวและตับของกลุ่มปลา salmonids มีค่าสูงกว่าในปลา amago salmon มีค่าเท่ากับ 30 วัน

Endo และคณะ (1973) ศึกษา Yao ออกซิลินิก แอซิด ในปลา carp ที่อุณหภูมิ 21 องศาเซลเซียส โดยป้อนยาให้ปลา กินในขนาด 10 มิลลิกรัมต่อน้ำหนักปลา 1 กิโลกรัม ตรวจพบระดับยาสูงสุดในเลือดระหว่างชั่วโมงที่ 15-24 หลังป้อนยาและยังคงตรวจพบยาในเลือดอยู่นาน 144 ชั่วโมง ในปลาที่ได้รับขนาด 40 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัม และตรวจพบยาในเลือดนาน 72 ชั่วโมง ในปลาที่ได้รับขนาด 5 หรือ 10 มิลลิกรัม รายงานต่อมามาเป็นรายงานของ Kasuga และคณะ (1984) ให้วิธีตรวจโดย HPLC ซึ่งตรวจได้ระดับชั้นเป็น 10 เท่า ของวิธีทางชลชีวะ คือตรวจได้ 0.02 ไมโครกรัมต่อกิโลกรัม ศึกษาเบรี่ยน เทียบการขับถ่ายของยาออกซิลินิก แอซิด จากกล้ามเนื้อและตับปลา rainbow trout และปลา ayu ที่อุณหภูมิต่างๆ โดยให้ยาในขนาด 20 มิลลิกรัมต่อกิโลกรัมต่อวันติดต่อกัน 5 วัน ป้อนให้กินที่อุณหภูมิระหว่าง 8-9.5 องศาเซลเซียส ที่อุณหภูมิ 8-11 องศาเซลเซียส ตรวจพบยาในกล้ามเนื้อนาน 13 วันและในตับนาน 16 วัน ในปลาขนาดเล็กน้ำหนัก 10 กรัม ส่วนในปลาขนาดใหญ่คือ 160 กรัมตรวจ

ไม่พบรายในกล้ามเนื้อและตับภายใน 10 วันหลังหยุดให้อาหารที่อุณหภูมิ 17-19 องศาเซลเซียลยังคงตรวจพบภายในกล้ามเนื้อและตับในวันที่ 14 และตรวจไม่พบภายใน 21 วันหลังหยุดยาในปลาขนาด 240 กรัม ส่วนในปลา ayu ขนาด 50 กรัมที่อุณหภูมิ 17-19 องศาเซลเซียส ตรวจไม่พบภายใน 14 วันหลังหยุดให้อาหาร จากผลการศึกษา Kasuga และคณะ (1984) ได้แนะนำระยะเวลาปลดยาของออกซิลินิก แอซิด เท่ากับ 21 วันในปลา trout และ 14 วันในปลา ayu ในประเทศไทยญี่ปุ่น

Jacobsen (1989) ทดลองในประเทศเดนมาร์กในปลา rainbow trout โดยตรวจระดับของยาออกซิลินิก แอซิด ในเลือด กล้ามเนื้อ ผิวนังและทางเดินอาหารที่อุณหภูมิ 6, 12 และ 18 องศาเซลเซียส และได้ให้ความเห็นว่าควรกำหนดระยะเวลาปลดยาของออกซิลินิก แอซิด จากการตรวจปริมาณของยาในทางเดินอาหารไม่ใช่จากการตรวจในกล้ามเนื้อในปลา trout เพียงอย่างเดียว และอุณหภูมิมีผลต่อการขับถ่ายของออกซิลินิก แอซิด ในปลา trout น้อยมาก ดังนั้น Jacobsen(1989) จึงแนะนำระยะเวลาปลดยาสำหรับปลา trout เท่ากับ 20 วันที่อุณหภูมิประมาณ 18 องศาเซลเซียส

Limpoka และคณะ (1993) ศึกษา Yao ออกซิลินิก แอซิด ในกุ้งกุลาคำโดยการฉีดเข้ากล้ามเนื้อป่อนยาให้กินโดยใช้ feeding needle และผสมยาในอาหารเม็ดและเนื้อปลาสด ในขนาด 10 และ 20 มิลลิกรัมต่อน้ำหนักกุ้ง 10 กิโลกรัมฉีดหรือป้อนและผสมในอาหารในขนาด 0.5 และ 1 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม ให้กินติดต่อ กัน 5 วัน ทำการวิเคราะห์ระดับยาในเลือด และกล้ามเนื้อที่หัวใจ จากการศึกษาพบว่า ระดับของยาในเลือดและในกล้ามเนื้อของกุ้งกุลาคำมีความสัมพันธ์กับตลดลงตามเวลาที่ทำการเก็บตัวอย่างหลังจากฉีดและพ่นยา โดยพบว่าระดับของออกซิลินิก แอซิด ในกล้ามเนื้อมีปอนามลุกกว่าในเลือดซึ่งมีตราชะ 0.4 – 0.5 ตลดลงตามเวลาที่เก็บตัวอย่าง หลังจากป้อนยาให้กินออกซิลินิก แอซิด มีการดูดซึมอย่างรวดเร็ว

กาญจนฯ และคณะ ; ออมรชัย และคณะ, 2536 ได้ทดลองความเข้มข้นของยาออกซิลินิก แอซิด ในเนื้อกุ้งที่ได้รับอาหารผสมยาทั้ง 2 ระดับ ตรวจพบในระดับที่ต่ำในวันแรกของการใช้ยา และค่อยๆเพิ่มสูงขึ้นจนถึงระดับสูงสุด  $1.372 \pm 0.107$  ppm และ  $3.315 \pm 0.360$  ppm ในวันที่ 5 และ 6 ของการให้อาหารผสมยาในเนื้อกุ้งที่ได้รับอาหารผสมยาในระดับ 1.0 และ 3.0 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม ตามลำดับ ทั้งนี้เนื่องจาก กล้ามเนื้อไม่ได้เป็นอวัยวะที่รับยาโดยตรง การดูดซึมของยาเกิดขึ้นในส่วนของตับ/ตับอ่อน เป็นอันดับแรก และตรวจพบยาในระดับความเข้มข้นสูง หลังจากจะแพร่กระจายไปยังเนื้อเยื่อต่างๆรวมทั้งกล้ามเนื้อด้วยระบบหมุนเวียนของเลือด

การอนุญาตให้ใช้ยาออกซิลินิก แอซิด ในประเทศไทยญี่ปุ่น สร้างข้อเมริการและกลุ่มประเทศไทยฯ ไม่อนุญาตให้มายาออกซิลินิก แอซิด ตกค้างเลย (กรมประมง, 2543) กรมประมงได้

กำหนดระยะเวลาการจับกุ้งขาย โดยจะต้องดีเที่ยง 21 วัน ก่อนการจับกุ้งขาย จะเป็นระยะที่ปลอดภัยที่สุด

### ผลของยาปฏิชีวนะต่อสัตว์น้ำและผู้บริโภค

Booth (1977) ได้กล่าวถึงผลปฏิชีวนะต่อกล้ามเนื้อในผลิตภัณฑ์สัตว์ที่มีผลต่อมนุษย์โดยแบ่งออกได้ 2 ทาง คือ

1. อันตรายที่เกิดจากยาโดยตรง มักจะเป็นพิษต่อร่างกายใน 2 ลักษณะคือ
  - 1.1 ชนิดรุนแรง (acute toxicity) ขึ้นอยู่กับชนิด และขนาดของยาที่ได้รับ โดยทั่วไปมักไม่สูงพอที่จะทำให้เกิดอันตรายอย่างรุนแรงเนื่องจากร่างกายมีการขับถ่ายออกไประเรื่อยๆ และในขั้นการปฐุ化การสามารถทำลายฤทธิ์ของยาลงได้
  - 1.2 ชนิดเรื้อรัง (chronic toxicity) เป็นปัญหาระยะยาวที่สำคัญ เนื่องจากยาจะสะสมอยู่ในร่างกาย และอาจเปลี่ยนแปลงไปอยู่ในรูปที่เป็นอันตรายได้
2. อันตรายที่เกิดผลทางอ้อมมี 2 กรณี
  - 2.1 ทำให้เกิดการแพ้ เกิดขึ้นได้ทั้งในคนที่ไม่เคยได้รับยานี้มาก่อน หรือเคยรับมาก่อนก็ได้ แต่ส่วนใหญ่มักเกิดกับคนที่ร่างกายมีความไวต่อสารตัวหนึ่งตัวใดโดยเฉพาะ การแพ้ยาไม่ได้เกิดขึ้นกับขนาดของยาที่ได้รับ แต่ มีความสัมพันธ์กับระยะเวลาที่ได้รับยา ความถี่ที่ได้รับยา โครงสร้างทางเคมีของยา
  - 2.2 เกิดการเพิ่มจำนวนของเชื้อดือยา ซึ่งมีสาเหตุมาจากการเข้าด้วยยาจากผลิตภัณฑ์สัตว์ถ่ายทอด R-factor ให้กับชุลินทรีย์ในร่างกายคนหรือโน้มนำให้ชุลินทรีย์ในร่างกายคนเกิดการติดเชื้อดือยาได้ ผลต่อกล้ามเนื้อในผลิตภัณฑ์จากสัตว์ จะเข้าสู่ร่างกายคนแล้วขอกรุณาระบุทำลายเชื้อที่ไวต่อยาและทำให้เชื้อดือยาเพิ่มจำนวนมากขึ้น

สำหรับยาออกซีเตตราชัยคลิน ความเป็นพิษที่ต่อผู้บริโภคคือ การสลายตัวมีพิษสูงต่อตัว เป็นพิษต่อกระดูกและฟัน และตับ ทำให้ภูมิต้านทานในร่างกายลดน้อยลง

ผลของออกโซลินิก แอซิด ที่มีต่อผู้บริโภคนั้นยังคงเป็นที่ถกเถียงกันในหมู่นักวิทยาศาสตร์ บางท่านให้ข้อคิดเห็นว่า ออกโซลินิก แอซิด น่าจะเป็นตัวขัดขวางขั้นตอนการ transcription ของยีน ในเซลล์ สัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม และเกี่ยวข้องกับความเป็นพิษต่อระบบประสาทส่วนกลางของสัตว์ทั้งสูง (Lunestad, 1991) และจากการศึกษาของ Gross, 1964) พนว่า นาลิดิซิค แอซิด ซึ่งเป็นยาในกลุ่มเดียวกับ ออกโซลินิก แอซิด จะเป็นตัวขัดขวางขั้นตอนการสังเคราะห์ DNA แต่การ

ศึกษาของ Bourguignon และคณะ (1973) สรุปว่านาโนติดเชิค แอชิด ไม่มีผลต่อโปรตีนที่เกี่ยวข้องกับขบวนการสังเคราะห์ DNA

\*พัฒนา (2537) รายงานว่ายาปฏิชีวนะโดยเฉพาะ ออกซีเตตราซัมคลิน ที่ใช้กันมาก และเก็ตตรารหงส์ผลตอบสนองของยาให้เร็วที่สุด การใช้ยาอาจจะได้ผลดีกับกุ้งที่ยังไม่ป่วย และสามารถกินอาหารได้ตามปกติ แต่สำหรับกุ้งที่ป่วยอยู่แล้วจะไม่กินอาหาร การรักษาด้วยวิธีนี้จึงผิดวัตถุประสงค์ไปและมีผลเสียในด้านต่างๆ คือ

1. ก่อให้เกิดการตื้อยาของเชื้อโรค ซึ่งสอดคล้องกับการรายงานของ ลิลา (2537) การใช้ยาอย่างพรางเพื่อและเก็บความจำเป็นของเก็ตตรารหงส์ ย่อมก่อให้เกิดอันตรายร้ายแรง ประจำหนึ่ง คือ เชื้อโรคจะเกิดการตื้อยา ซึ่งแบคทีเรียโดยทั่วไปสามารถปรับสายพันธุ์ (Mutate) ทำให้ตัวเองตื้อยาได้ และคุณสมบัตินี้ยังถูกถ่ายทอดจากตัวหนึ่งไปยังตัวอื่นๆ ทำให้ปริมาณเชื้อที่ตื้อยามีมากขึ้นเรื่อยๆ ดังนั้นการใช้ยาอย่างไม่ถูกต้องจะเป็นการเพิ่มปริมาณและชนิดของแบคทีเรียที่ตื้อยามากขึ้น ด้วยเหตุผลนี้เก็ตตรารหงส์หันมาใช้ยา ออกโซโนลินิก แอชิด มากขึ้น หลังจากเกิดการตื้อยาของออกซีเตตราซัมคลิน
2. ก่อให้เกิดผลกระทบต่อสิ่งแวดล้อม ยาออกซีเตตราซัมคลิน และ ออกโซโนลินิก แอชิด ทนต่อการสลายตัวโดยจุลทรรศน์ในดินมาก ดังนั้นจึงมีการสะสมยาประเมาท์อย่างมาก และต่อเนื่อง มีรายงานว่า ยาออกซีเตตราซัมคลิน สามารถอยู่ในดินได้ถึง 2 เดือน หากมีการสะสมอย่างมาก และอาจทำให้ประชากรของแบคทีเรีย ที่มีประโยชน์ต่อการย่อยสลายอนิทรรศน์ในส่วนของดินกันบ่อมดไป และอนิทรรศน์สารก็จะสะสมอยู่ในบ่อหากถูกออกจากการป้องกันเป็นภาระแก่สัมคม และหากในดินมี แบคทีเรีย ที่ให้โทษแก่สัตว์น้ำ การสะสมอย่างมาก ของยา จะทำให้เกิดการตื้อยาเกิดขึ้นตัวอย

### บทที่ 3

#### วัสดุอุปกรณ์ และวิธีดำเนินการ

##### วัสดุอุปกรณ์

###### 1. การเก็บตัวอย่างกุ้ง

สูมตัวอย่างกุ้งกุลาคำขนาดมีชีวิต อายุตั้งแต่ 90 วันขึ้นไป ที่เลี้ยงในบ่อดินของเกษตรกรที่เป็นสมาชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพวัตถุดิบสัตว์น้ำ จ. ระยอง โดยเก็บตัวอย่างในยอดส่วนหัว บ่อละ 5 – 10 ตัว บรรจุในถุงพลาสติกแล้วเชื่อมถังน้ำแข็งที่มีฝาปิดมิดชิด

###### 2. การตรวจสอบยาออกซีเตตราซัคคลิน โดยวิธี Microbiological assay method

###### อุปกรณ์และสารเคมี

###### อุปกรณ์

1. งานเพาะเชื้อ
2. บีกเกอร์
3. กระเบื้องแก้ว
4. กระดาษกรอง
5. ตู้ปั๊มเชื้อ
6. เครื่อง Refrigerated Centrifuge
7. เครื่อง Homogenized
8. เครื่อง water bath
9. Paper disc
10. Forcep

###### สารเคมี

1. Nutrient agar
  2. น้ำเกลือ 0.85 %
  3. Am 8
  4. Oxytetracycline
  5. Potassium dihydrogen phosphate ( $\text{KH}_2\text{PO}_4$ , MW 136.09)
- เชื้อแบคทีเรีย (Assay strain) ใช้ *Bacillus mycoides*

3. การตรวจสอบยาออกไซลินิค และชิด โดยวิธีเคราะห์ HPLC  
อุปกรณ์และสารเคมี

อุปกรณ์

1. เครื่องวิเคราะห์ HPLC
2. เครื่องซั่งทศนิยม 2 ตำแหน่ง
3. เครื่อง Homogenized
4. เครื่อง Vacuum Rotary Evaporator
5. เครื่อง Refrigerated Centrifuge
6. ขวดเก็บตัวอย่าง (vial)
7. เครื่องคอมพิวเตอร์
8. ไมโครบีปเดต
9. พาสเจอร์บีปเดต
10. บีกเกอร์
11. กระบอกทดลอง
12. พลาสติกันแบบ
13. ไอลูเมติริกฟลากติก
14. ไฮเปอร์คลีนไชริงค์ฟิลเตอร์
15. หลอด Centrifuge
16. กระดาษกรอง
17. กระถางแก้ว
18. ถ้วยตัวอย่าง

สารเคมี

1. Sodium sulfate anhydrous
2. Ethyl acetate, AR grade
3. Methanol, HPLC grade
4. Oxalic acid ( $\text{COOH}_2 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ )
5. Hexane, AR grade
6. Acetonnitrile, HPLC grade
7. สารมาตรฐาน Oxolinic acid
8. Mili – Q - water

## 2.1 การเตรียมเชื้อและอาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับทดสอบ

*Bacillus mycoides* เสี่ยงเชื้อ *B. mycoides* ลงบนจานเลี้ยงเชื้อที่มี nutrient agar แล้วนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 1 สัปดาห์ ตรวจดูสปอร์ภายในได้ก้อนๆ บนทรายหนาๆ น้ำ plate ที่มีสปอร์ถึง 80% มาใช้ รวมรวมแบบที่เรียกว่าขั้นบนจานเลี้ยงเชื้อผสมกับน้ำเกลือ 0.85% ที่ผ่านกรองมาเสื่อแล้ว ในหลอดทดลอง นำไปคุ่นที่อุณหภูมิ 65°C ใน water bath เป็นเวลา 30 นาที แล้วนำไปเหวี่ยงที่ความเร็ว 3,000 รอบ/นาที เป็นเวลา 20 นาที เทส่วนในหลอดทึบเติมน้ำเกลือลงในตะกรอนที่เหลืออยู่ให้เข้ากัน ส่วนนี้ใช้เป็น Spore solution ซึ่งจะต้องนำมาเจือจางที่ละ 10 เท่าด้วยน้ำเกลือ แล้วใส่สารละลายสปอร์แต่ละความเข้มข้นผสมกับ AM 8 (อุณหภูมิ 50°C) ในอัตราส่วน 1% เขย่าให้ทั่วแล้วเทใน plate ละ 8 ml. ทิ้งไว้จนวุ่นแข็งตัว นำ Paper disc จุ่มยา Oxytetracycline ความเข้มข้น 0.25 µg / ml วางบนอาหารเลี้ยงเชื้อ นำไปที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 18 ชั่วโมง ตรวจเช็ค inhibition zone  $14 \pm 1$  mm. ซึ่งแสดงว่าสารละลายมีความเข้มข้นนั้นมีจำนวนสปอร์  $10^6 - 10^7$  spores/ml ซึ่งใช้ในการทดสอบโดยนำสารละลายนี้มาผสมกับอาหาร AM 8 ในอัตราส่วน 1 : 100 เท plate ทิ้งไว้ให้อาหารเลี้ยงเชื้อแข็งตัวเพื่อการทดสอบตัวอย่างต่อไป กันพหุครัตน (2538)

## 2.2 Oxytetracycline Standard Solution

Oxytetracycline hydrochloride (Sigma) ที่มี potency 905 µg Oxytetracycline base per mg ใช้ยา  $0.1105 \text{ g}$  ละลายด้วย 1.0 N HCL จำนวนเล็กน้อยก่อน จากนั้นเติมน้ำกลันที่ผ่านกรองมาเสื่อแล้วปรับปริมาตรให้ได้ 100 ml. สารละลายที่ได้เป็น Oxytetracycline stock solution ความเข้มข้น 1,000 µg/ml จากนั้นใช้ phosphate buffer solution pH 4.5 เจือจางให้ได้ working solotion ที่มี Oxytetracycline 0.25 µg/ml

## 2.3 การเตรียมตัวอย่าง

นำเนื้อกุ้งเฉพาะส่วนกล้ามเนื้ออบด้วยตัวอย่างละ 5 กรัม เติม 20 ml. ของ citric acid- acetone buffer และน้ำกลันที่ผ่านกรองมาเสื่อแล้ว บดให้ละเอียด หลังจากนั้นนำตัวอย่างมากรองผ่านกระดาษกรอง Whatman No1สารละลายที่กรองได้ นำไปวิเคราะห์ยาออกซีเตตրัคซิคลิน

## 2.4 การตัดสิน

โดยการตรวจดูการเกิด inhibition zone บน assay plate ที่ปั่นที่อุณหภูมิ  $30^{\circ}\text{C}$  เป็นเวลา 18 ช.ม. และถ้า inhibition zone ของแผ่น disc ที่จุ่มสารละลายของตัวอย่างที่ตกได้ มีเส้นผ่าศูนย์กลางตั้งแต่ 12 มม. ถือว่าตัวอย่างนั้นมียาออกซีเตตราชัยคลินิกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำ โดยที่ disc ที่จุ่ม citric acetone buffer solution ต้องไม่เกิด inhibition zone



รูปที่ 1 การเขี่ยเชื้อ *Bacillus mycoides* สำหรับการทดสอบ ลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อ



รูปที่ 2 การเตรียมตัวอย่างกุ้ง โดยการแกะเจาเฉพาะส่วนเนื้อ และทำการผ่าหลัง



รูปที่ 3 นำตัวอย่างกุ้งมาปั่น



รูปที่ 4 นำตัวอย่างกุ้งตัวอย่างละ 5 กรัม เติม Citric acid-acetone buffer 20 ml ปั่นด้วย Homogenizer



รูปที่ 5 การกรองตัวอย่างด้วยกระดาษกรอง Whatman No.



รูปที่ 6 ตัวอย่างสารละลายน้ำที่กรองได้



รูปที่ 7 นำ Paper disk จุ่มสารที่สกัด วางบนอาหารเลี้ยงเชื้อ

วิเคราะห์หาปริมาณ Oxolinic acid โดยการใช้วิเคราะห์แบบ HPLC (High performance Liquid Chromatography) ตามวิธีการของ สุภาพรรณ (2538) โดยการซั่งตัวอย่างเนื้อกุ้งที่บดแล้วจำนวน 5 กรัม เติม Sodium sulfate anhydrous 10 กรัม และ Ethyl acetate 30 ml คนให้เข้ากันแล้วนำไปปั่นที่ความเร็ว 5000 รอบ/นาที เป็นเวลา 5นาทีแล้วเทส่วนใส่ผ่านกรองกระดาษกรองเบอร์ 1 เก็บในขวดก้นแบนขนาด 250ml (ครั้งที่ 1) หลังจากนั้นสกัดส่วนที่เหลือจากการกรองเติม Ethyl acetate อีก 30 ml ทำซ้ำอีกครั้งหนึ่งจากนั้นนำสารละลายจากการกรองทั้ง 2 ครั้งไประเหยแห้งด้วย Vacuum Rotary Evaporator ที่อุณหภูมิ 40 องศาเซลเซียส จนแห้งสนิท แล้วละลายด้วย Haxane 1 ml และ Methanol : 0.01 M Oxalic acid pH 2.5 ในอัตราส่วน 7:3 ในปริมาณ 5ml นำไปปั่นตกรากอน ที่ความเร็ว 5000 รอบ/นาที เป็นเวลา 5 นาที แยกส่วนใส่ด้านล่างมากรองผ่าน Hyperclean Nylon Filter ขนาด 0.45 ไมครอน เก็บสารละลายที่กรองได้ในขวดเก็บตัวอย่าง แล้วนำไปฉีดเข้าเครื่อง HPLC ยี่ห้อ WATERS โดยใช้ Column Nova-Pak C18, 3.9X150 NM และใช้ Mobile phase ในสัดส่วน 30% Acetonitrile 70% 0.01M oxalic acid , pH 2.5 ) มีอัตราการไหล 1.0 ml./min และตรวจวัดปริมาณโดยการวัดการดูดกลืนแสงที่ 260 nm นำค่าที่ตรวจวัดได้มาคำนวนหาปริมาณ ออกโซลินิก ออคไซด์ ในเนื้อกุ้งตัวอย่างดังนี้

$$\text{ปริมาณ ออกโซลินิกออคไซด์ (ppm)} = \frac{\text{ความเข้มข้นที่อ่านได้จากการ calibration(ug/m)} \times 5(\text{ml})}{\text{น้ำหนักกุ้ง (g)}}$$

ใช้ยา ออกโซลินิกออคไซด์ ของ sigma ที่ระดับความเข้มข้น 0.05 , 0.1, 0.25 และ 0.5 mg/l ให้เป็นมาตรฐานในการทำ calibration curve เพื่อคำนวนหา peak area ของยา Oxolinic acid ในตัวอย่างกุ้ง ในการเตรียมตัวอย่างแต่ละครั้งจะต้องหาเปอร์เซนต์ recovery โดยการเติมยา Oxolinic acid แล้วนำไปสกัดเหมือนวิธีการวิเคราะห์ตัวอย่างทุกขั้นตอน สุภาพรรณ (2538)

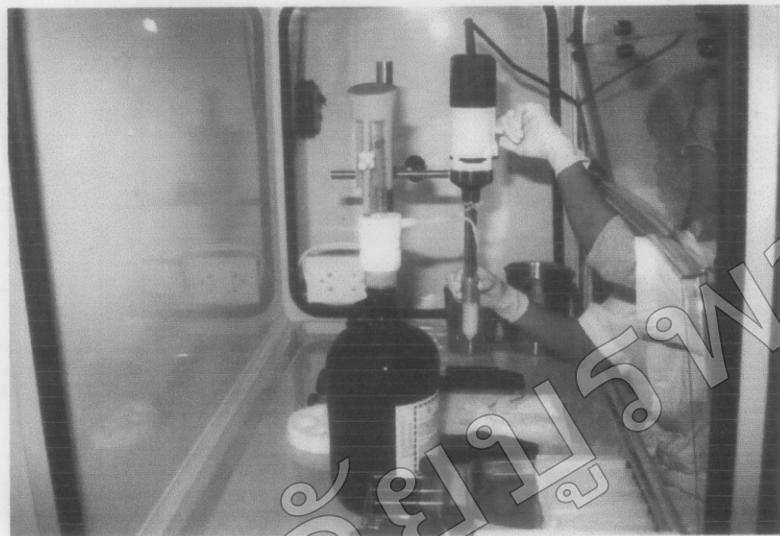


รูปที่ 8 การเตรียมตัวอย่างกุ้ง โดยการแกะเอาเฉพาะส่วนเนื้อ และทำการผ่าหลัง



รูปที่ 9 นำตัวอย่างกุ้งมาบีน

สำนักหอสมุด มหาวิทยาลัยบูรพา  
ค.๔๘๗๖๙ อ.เมือง จ.ชลบุรี ๒๐๑๓



รูปที่ 10 นำตัวอย่างกรุที่ปั่นแล้ว 5 กรัม เติม Sodium sulfate anhydrous 10 กรัม และ Ethyl acetate 30 มิลลิกรัม ปั่นด้วย Homogenizer



รูปที่ 11 นำของเหลวที่ได้ใส Centrifuge ความเร็วรอบ 2000 VPM

0613

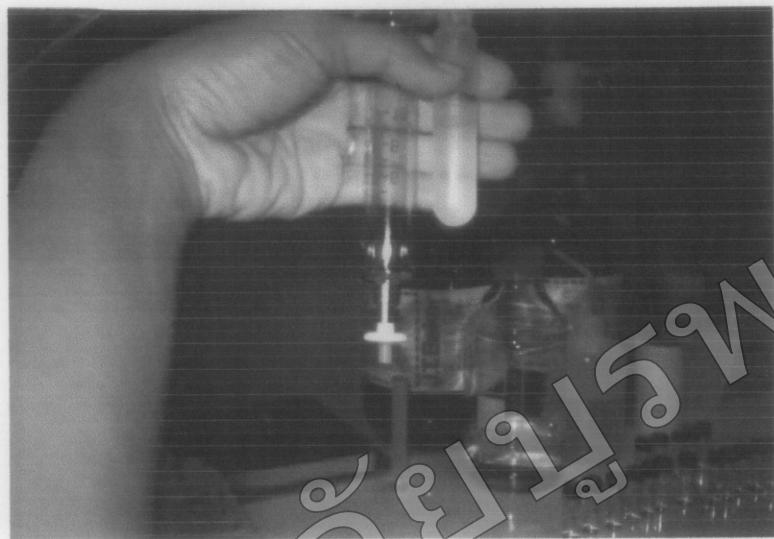
๗๖  
๘๗๔๗  
๑๕๔๔



รูปที่ 12 เก็บสารละลายที่ได้ใส่ขวดก้นแบน เติม Ethyl acetate 30 มลลิลิตร



รูปที่ 13 นำสารละลายที่ได้ไประเหยแห้งด้วย Vacuum Rotary Evaporator



รูปที่ 14 นำตัวอย่างไปปั้นตอกตะกอน เก็บตัวอย่างส่วนใสด้านล่าง ด้วย Syringeกรองผ่าน Hyperclean Nylon Filter ขนาด 0.45 ไมครอน



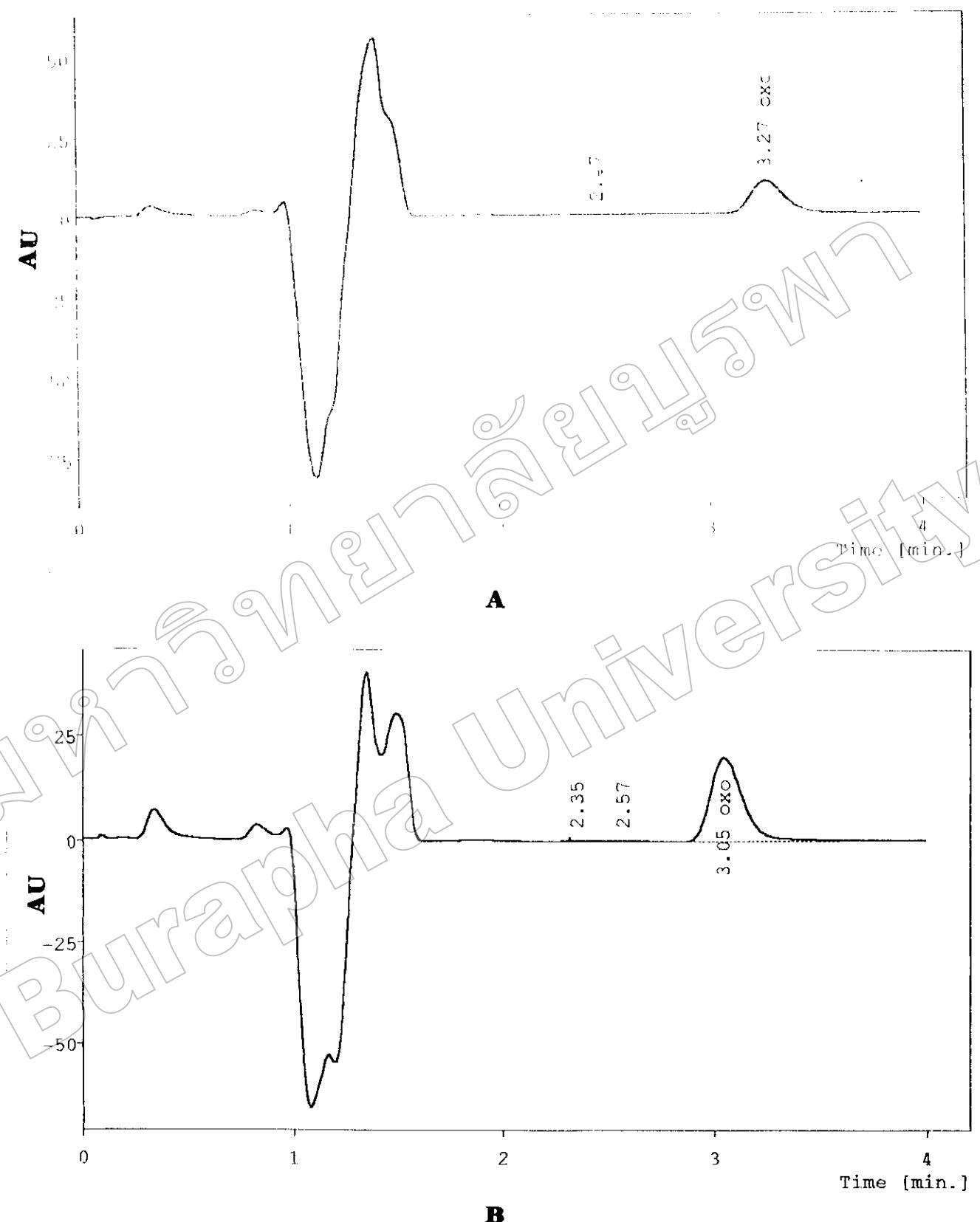
รูปที่ 15 เก็บสารละลายน้ำได้ใส่ขวดเก็บตัวอย่าง



รูปที่ 16 นำสารละลายน้ำจดเข้าเครื่อง HPLC



รูปที่ 17 โปรแกรม หลังจากจดสารละลายน้ำตราชาน หรือ สารละลายน้ำอ่อน



รูปที่ 18 แสดงโครมาตอแกรมของยาออกโซลินิค แอซิด โดยเทคนิค HPLC

A. โครมาตอแกรม สาร standard oxolinic acid 0.25 ppm

B. โครมาตอแกรมยา oxolinic acid 0.50 ppm จากตัวอย่างกุ้งกุลาดำ

## บทที่ 4

### ผลการทดลอง

ผลการตรวจยาออกซีเตตราชัยคลินิกตอกค้าง ในกุ้งกุลาดำอายุ ตั้งแต่ 90 วันของสมาชิกหน่วยตรวจสหบดุณภาพวัดถูกต้องวันนี้ จ. ระยอง โดยวิธี Microbiological assay พบว่า เป็นปีงบประมาณ 2542 มีจำนวนตัวอย่างทั้งหมด 142 ตัวอย่าง พบ ยาออกซีเตตราชัยคลินิกตอกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำจำนวน 3 ตัวอย่าง คิดเป็นร้อยละ 2.11 % เป็นปีงบประมาณ 2543 มีจำนวนตัวอย่างทั้งหมด 90 ตัวอย่าง พบยาออกซีเตตราชัยคลินิกตอกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำจำนวน 0 ตัวอย่าง คิดเป็นร้อยละ 0 % เป็นปีงบประมาณ 2544 มีจำนวนตัวอย่างทั้งหมด 172 ตัวอย่าง พบยาออกซีเตตราชัยคลินิกตอกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำจำนวน 5 ตัวอย่าง คิดเป็นร้อยละ 2.91 %

ผลการวิเคราะห์ยาออกซีลินิก แอเซติก โดยเทคนิค HPLC (High performance Liquid Chromatography ) พบว่า เป็นปีงบประมาณ 2542 มีจำนวนตัวอย่างทั้งหมด 142 ตัวอย่าง พบยาออกซีลินิก แอเซติก ตอกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำจำนวน 24 ตัวอย่าง คิดเป็นร้อยละ 16.90 % เป็นปีงบประมาณ 2543 มีจำนวนตัวอย่างทั้งหมด 90 ตัวอย่าง พบยาออกซีลินิก แอเซติก ตอกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำจำนวน 23 ตัวอย่าง คิดเป็นร้อยละ 25.55% เป็นปีงบประมาณ 2544 มีจำนวนตัวอย่างทั้งหมด 172 ตัวอย่าง พบยาออกซีลินิก แอเซติก ตอกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำจำนวน 44 ตัวอย่าง คิดเป็นร้อยละ 25.58%

ตารางที่ 1 รายงานผลการตรวจยาปฏิชีวนะตอกค้างในเนื้อกุ้งกุลาคำอายุตั้งแต่ 90 วัน จากน้ำเลี้ยงกุ้งกุลาคำ  
สมาชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพวัดถูกดีบสัตว์น้ำฯ ประจำปีงบประมาณ 2542

เดือน / ปี	จำนวนตัวอย่าง	ผลการวิเคราะห์			
		Oxytetracycline		Oxolinic acid	
		ไม่พบ (ตัวอย่าง)	พบ (ตัวอย่าง)	ไม่เกิน 0.05 ppm	เกิน 0.05 ppm
ตุลาคม 2541	0	0	0	0	0
พฤษจิกายน 2541	24	23	1	14	10
ธันวาคม 2541	9	9	0	7	2
มกราคม 2542	25	24	1	21	4
กุมภาพันธ์ 2542	15	15	0	15	0
มีนาคม 2542	2	1	1	0	2
เมษายน 2542	6	6	0	6	0
พฤษภาคม 2542	11	11	0	11	0
มิถุนายน 2542	5	5	0	5	0
กรกฎาคม 2542	11	11	0	10	1
สิงหาคม 2542	29	29	0	26	3
กันยายน 2542	5	5	0	3	2
รวม	142	139	3	118	24

ตารางที่ 2 รายงานผลการตรวจยาปฏิชีวนะต่อกันค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำอายุตั้งแต่ 90 วัน จากป่าเลี้ยงกุ้งกุลาดำ スマชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพติดต่อสัตว์น้ำฯ ระหว่าง ปีงบประมาณ 2543

เดือน / ปี	จำนวนตัวอย่าง	ผลการวิเคราะห์			
		Oxytetracycline		Oxolinic acid	
		ไม่พบ (ตัวอย่าง)	พบ (ตัวอย่าง)	ไม่เกิน 0.05 ppm	เกิน 0.05 ppm
ตุลาคม 2542	13	13	0	11	2
พฤษจิกายน 2542	18	18	0	9	9
ธันวาคม 2542	8	8	0	6	2
มกราคม 2543	6	6	0	5	
กุมภาพันธ์ 2543	5	5	0	0	5
มีนาคม 2543	6	6	0	6	0
เมษายน 2543	4	4	0	2	2
พฤษภาคม 2543	7	7	0	7	0
มิถุนายน 2543	5	5	0	4	1
กรกฎาคม 2543	4	4	0	4	0
สิงหาคม 2543	8	8	0	8	0
กันยายน 2543	6	6	0	5	1
รวม	90	90	0	67	23

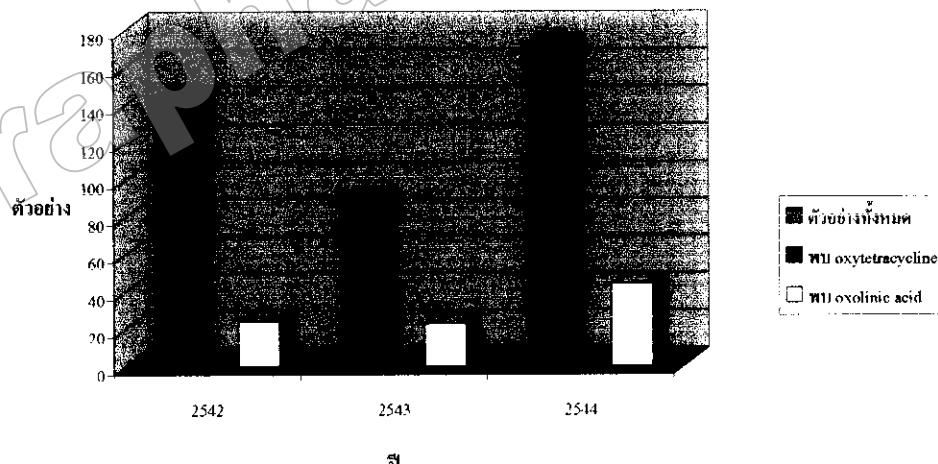
ตารางที่ 3 รายงานผลการตรวจยาปฏิชีวนะตอกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำอายุตั้งแต่ 90 วัน จากปอเลี้ยงกุ้งกุลาดำ  
สมาชิกหน่วยตรวจสอบบคุณภาพวัตถุดิบสัตว์น้ำฯ ประจำปีงบประมาณ 2544

เดือน / ปี	จำนวนตัวอย่าง	ผลการวิเคราะห์			
		Oxytetracycline		Oxolinic acid	
		ไม่พบ (ตัวอย่าง)	พบ (ตัวอย่าง)	ไม่เกิน 0.05 ppm	เกิน 0.05 ppm
ตุลาคม 2543	8	8	0	3	5
พฤษจิกายน 2543	12	12	0	7	5
ธันวาคม 2543	8	7	1	6	2
มกราคม 2544	11	11	0	10	1
กุมภาพันธ์ 2544	13	13	0	12	1
มีนาคม 2544	9	9	0	5	4
เมษายน 2544	9	9	0	8	1
พฤษภาคม 2544	8	8	0	5	5
มิถุนายน 2544	18	18	0	12	6
กรกฎาคม 2544	16	16	0	13	3
สิงหาคม 2544	26	26	0	22	4
กันยายน 2544	34	23	4	20	7
รวม	172	167	5	128	44

ตารางที่ 4 รายงานผลการตรวจยาปฏิชีวนะตอกด่างในเนื้อกุ้งกุลาคำอายุตั้งแต่ 90 วัน จากปีอเลี้ยงกุ้งกุลาคำ สมัยซึ่งห่วงตราชสูบคุณภาพวัดถูกต้องน้ำใจ. ระยะเวลาปีงบประมาณ 2542 - 2544

ปีงบประมาณ	ตัวอย่าง เกษตรกร (ตัวอย่าง)	ผลการวิเคราะห์			
		Oxytetracycline		Oxolinic acid	
		ไม่พบ (ตัวอย่าง)	พบ (ตัวอย่าง)	ไม่เกิน 0.05 ppm	เกิน 0.05 ppm
2542	142	139	3	118	24
2543	90	90	0	67	23
2544	172	167	5	123	44
รวม	404	396	8	313	91

รายงานผลการตรวจยาปฏิชีวนะตอกด่างในเนื้อกุ้งกุลาคำอายุตั้งแต่ 90 วัน



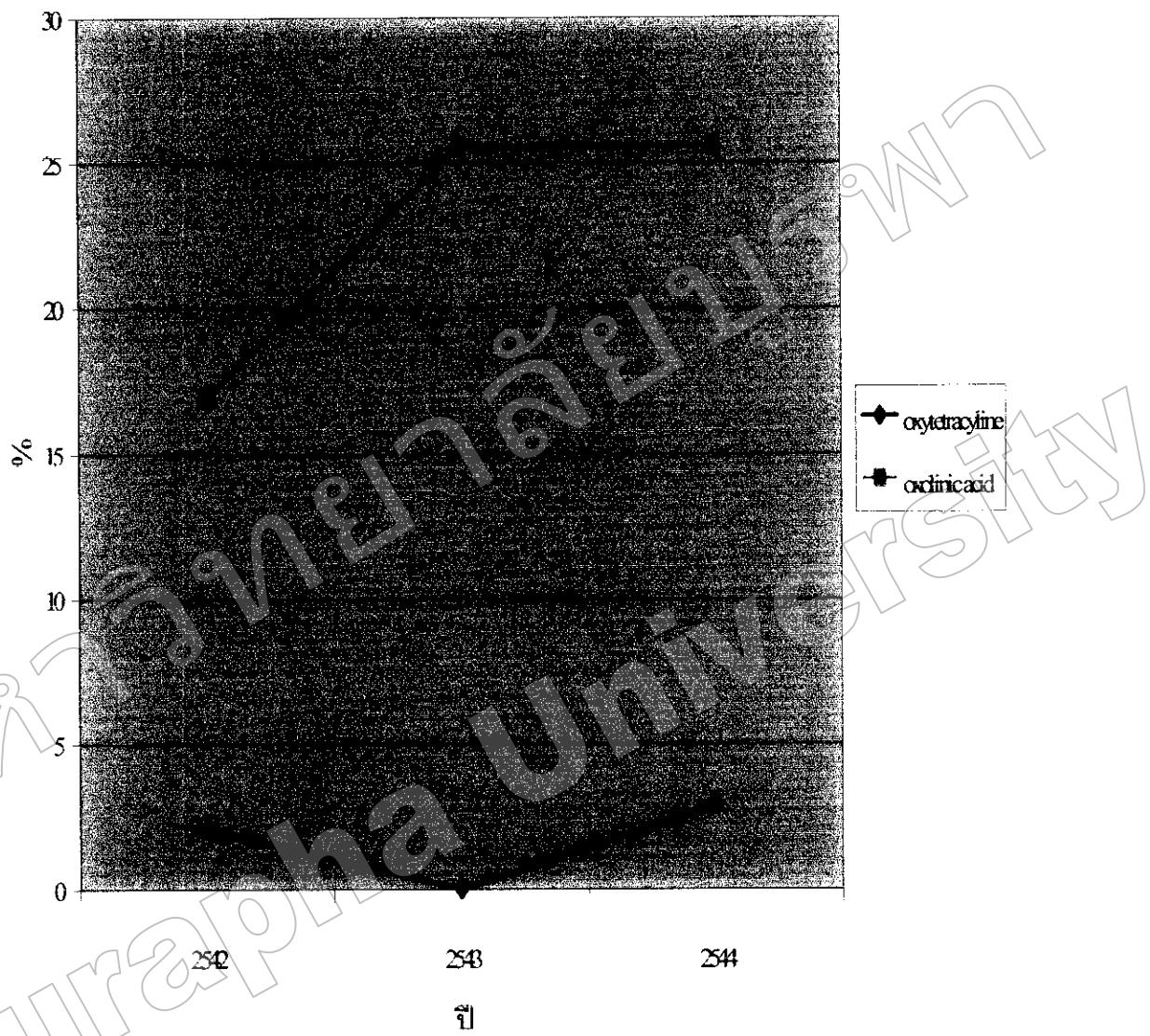
รูปที่ 19 กราฟแสดงจำนวนการตรวจพนยาปฏิชีวนะในกุ้งกุลาคำอายุ 90 วัน  
ปีงบประมาณ 2542 - 2544

ตารางที่ 5 การตรวจสอบยา Oxytetracycline ตกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำ อายุตั้งแต่ 90 วัน ของスマชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพตู้ดิบสัตว์น้ำ จ. ระยอง ด้วยวิธี Microbiological assay

ปีงบประมาณ	จำนวนตัวอย่าง ทั้งหมด	จำนวนตัวอย่าง ที่ตรวจพบยา	% ที่พบ
2542	142	3	2.11%
2543	90	0	0 %
2544	172	5	2.91%
รวม	404	8	1.98%

ตารางที่ 6 การตรวจสอบยา Oxolinic acid ตกค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำ อายุตั้งแต่ 90 วัน ของスマชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพตู้ดิบสัตว์น้ำ จ. ระยอง ด้วยวิธี HPLC

ปีงบประมาณ	จำนวนตัวอย่าง ทั้งหมด	จำนวนตัวอย่าง ที่ตรวจพบยา	% ที่พบ
2542	142	24	16.90%
2543	90	23	25.55%
2544	172	44	25.58%
รวม	404	91	22.52%



รูปที่ 20 กราฟแสดงการตรวจนับยาออกซีเดตรัชย์คลิน และยาออกโซลินิค แอซิด ใน กุ้งกุลาดำ อายุตั้งแต่ 90 วัน ของสมาชิกหน่วยตรวจสุขภาพคุณภาพวัดถูกดีบจ. ระยะ  
ปีงบประมาณ 2542 -2544

## บทที่ 5

### สรุปผลการทดลอง อภิปรายผล และข้อเสนอแนะ

#### สรุปผลการทดลอง

1. ในช่วงปีงบประมาณ 2542 - 2544 ตรวจพบยาออกซีเตตร้าซัมคลินตอกค้างในตัวอย่างกุ้งกุลาดำอายุตั้งแต่ 90 วัน จากบ่อเลี้ยงของสมาชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพวัตถุดิบสัตว์น้ำ จังหวัดระยอง มีจำนวนไม่มาก คือ ตรวจพบจำนวนร้อยละ 2.11, 0, 2.91 ตามลำดับ รวมทั้ง 3 ปี ตรวจพบยาออกซีเตตร้าซัมคลินตอกค้าง ร้อยละ 1.98
2. ในช่วงปีงบประมาณ 2542 - 2544 ตรวจพบยาออกโซลินิก แอซิด ตอกค้าง เกินกว่า 0.05 ppm ในตัวอย่างกุ้งกุลาดำอายุตั้งแต่ 90 วัน จากบ่อเลี้ยงของสมาชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพวัตถุดิบสัตว์น้ำ จังหวัดระยอง มีจำนวนมากกว่าตรวจพบยาออกซีเตตร้าซัมคลิน คือ ตรวจพบจำนวนร้อยละ 16.90, 25.55, 25.58 ตามลำดับ รวมทั้ง 3 ปี ตรวจพบยาออกโซลินิก แอซิด ตอกค้าง เกินกว่า 0.05 ppm ร้อยละ 22.52
3. แนวโน้มการใช้ยาหั้งสองชนิดนี้ คือ มีการใช้ยาออกโซลินิก แอซิด เพิ่มมากขึ้น เนื่องจากมีการต่อยาออกซีเตตร้าซัมคลิน
4. เกษตรกรยังมีการใช้ยาที่ไม่ถูกต้อง โดยเพิ่มปริมาณการใช้ยาในการรักษาโรคมากขึ้น ไม่เป็นไปตามหลักวิชาการ จึงทำให้ตรวจพบยาตอกค้างในกุ้งกุลาดำ

#### อภิปรายผล

การติดตามยาปฏิชีวนะทั้ง 2 ชนิด คือ ออกซีเตตร้าซัมคลิน และ ออกโซลินิก แอซิด ในกุ้งกุลาดำจากฟาร์มเกษตรกร ที่เป็นสมาชิกหน่วยตรวจสอบคุณภาพวัตถุดิบสัตว์น้ำ จ. ระยอง ที่มีอายุตั้งแต่ 90 วันขึ้นไป ซึ่งเป็นระยะที่สามารถจับกุ้งขายได้และในทางปฏิบัติแล้วไม่ควรใช้ยาปฏิชีวนะในช่วงการจับกุ้งดังกล่าว เพราะระยะเวลาที่สารปฏิชีวนะจะสลายไปใช้เวลาประมาณ 21 วันหลังจากใช้ยาเป็นครั้งสุดท้าย ดังนั้นหากจับกุ้งขึ้นในช่วงนี้ ก็จะพบการตอกค้างของสารได้ปรับปรุง (2537)

ผลการตรวจสอบพบยาปฏิชีวนะของทั้ง 2 ชนิด พบร่ว่า จำนวนตัวอย่างที่พบออกซีเตตร้าซัมคลิน ตอกค้าง ไม่มาก คืออยู่ในช่วง 0 - 2.91 % ส่วนตัวอย่างที่พบออกโซลินิก แอซิด เกินกว่า 0.05 ppm มีจำนวนเพิ่มขึ้น คืออยู่ในช่วง 16.95 – 25.58 % โดยเพิ่มจาก 16.90 % ในปีงบประมาณ 2542 เป็น 25.55 % ในปีงบประมาณ 2543 และ 25.58 %

ในปีงบประมาณ 2544 จากผลการวิเคราะห์ยาตกปฎิชีวนะตกค้างในช่อง 3 ปีที่ผ่านมา (2542 – 2543) พบว่า ปริมาณการตกค้างของ ออโคโซลินิก แอซิด มีจำนวนตัวอย่างมากกว่าการตกค้าง ของ ออโคซีเตตร้าซัซคลิน เนื่องจากจะมีความนิยมใช้ออโคโซลินิก แอซิด มากขึ้น ซึ่ง สอดคล้องกับผลการศึกษาของ สรุดาและฉันทนา (2540) รายงานว่า ในปี 2538 และ 2539 เกษตรกรในจังหวัดภูเก็ตยังนิยมใช้ยาในกลุ่มออโคซีเตตร้าซัซคลิน มากที่สุด รองลงมาคือ ออโคโซลินิก แอซิด และ ชาลฟ่า โดยใช้ยาปฏิชีวนะมากในกลุ่มอายุ 1-2 เดือน ส่วนในกลุ่มอายุ 90 วัน ซึ่งเป็นตัวอย่างกลุ่มอื่นๆ (3.83 และ 1.83 % ของจำนวนตัวอย่างทั้งหมดในปี 2538 และ 2539 ตามลำดับ) และในปี 2539 เกษตรกรนิยมใช้ยาในกลุ่ม ออโคโซลินิก แอซิด เพิ่มสูงขึ้นจากปี 2538 (จาก 17.70 % เป็น 26.43 %) เมื่อจากมีการตื้อยาออกซีเตตร้าซัซคลิน

\* มนพิรา และ จิราภรณ์ (2543) รายงานว่า จากการสอบถณาจากเกษตรกร พบแนวโน้ม การใช้ยาปฏิชีวนะ เริ่มเปลี่ยนจากที่เคยนิยมใช้ออโคซีเตตร้าซัซคลิน เป็น ออโคโซลินิก แอซิด ชาลฟ่า และชาลฟ่าได้ร่วมพิริมมากขึ้น ซึ่งคล้ายคลึงกับเกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งในจังหวัดอื่นๆ เช่น จังหวัดสุราษฎร์ธานี จังหวัดภูเก็ต จังหวัดสตูล จังหวัดประจวบคีรีขันธ์

ชนิภูษา และคณะ (2543) รายงานผลของโครงการตรวจสอบคุณภาพวัตถุดิบสตัวน้ำ จากฟาร์มเลี้ยงหัวปลumeria ช่วงปีงบประมาณ 2539-2542 พบว่า การประเมินการใช้สารปฏิชีวนะในการเลี้ยงกุ้ง มาดำเนินการโดยพิจารณาจากจำนวนตัวอย่างที่พบสารตกค้าง กล่าวได้ว่าจังหวัดทางฝั่งอันดามันนั้นมีการใช้ยาออกซีเตตร้าซัซคลิน มากกว่าเขตอื่นๆ ตั้งแต่ปี 2539 – 2542 ประกอบกับมีการใช้ออโคโซลินิก แอซิด เพิ่มมากขึ้นด้วยเหตุนี้才 นับว่าตัวอย่างกว่าเขตอื่นๆ เขตที่ใช้ยาออกซีเตตร้าซัซคลิน น้อยได้แก่ เขตภาคกลางและเขตภาคตะวันออก จังหวัดในเขตภาคใต้ฝั่งอ่าวไทยเป็นเขตที่พบตัวอย่างที่มี ออโคโซลินิก แอซิด คิดเป็นเบอร์เทนด์สูงที่สุดและมีแนวโน้มเพิ่มมากขึ้นเรื่อยๆ จากปี 2539 – 2542 และเขตที่ใช้ออโคโซลินิก แอซิด น้อยกว่าเขตอื่น ได้แก่ เขตภาคใต้ฝั่งอันดามันและเขตภาคกลาง อย่างไรก็ตาม เบอร์เทนด์ตัวอย่างที่พบ ยาออกซีเตตร้าซัซคลิน น้อยกว่าที่พบ ออโคโซลินิก แอซิด ในทุกเขตนับตั้งแต่ปี 2540 เป็นต้นมา และมีรายงานว่าในจังหวัดระยองปี 2539 และ 2540 ยาออกซีเตตร้าซัซคลิน 0.00% และมากขึ้นในปี 2541 และ 2542 ซึ่งในปี 2541 นับว่าสูงสุดในเขตภาคตะวันออก และจัดเป็นอันดับ 3 เมื่อรวมทั้งประเทศ และส่วนใหญ่ ออโคโซลินิก แอซิด ใน 2 ปีแรก คือ 2539 และ 2540 พบในปริมาณน้อย และเพิ่มขึ้นอย่างมากในปี 2541 - 2542 ซึ่งในปี 2542 ตรวจพบยาออกโซลินิก แอซิด สูงสุดในเขตภาคตะวันออก หรือจัดอันดับที่ 4 เมื่อรวมทั้งประเทศ

เหตุผลอีกประการหนึ่งที่ตรวจพบ ยาออกโซลินิก แอซิด มากกว่า ยาออกซีเตตร้าซัซคลิน ค่อนข้างมากเนื่องจาก วิธีการที่ใช้ในการตรวจวิเคราะห์ มนพิรา และจิราพร (2543) ข้างต้น Merck Lab News (1998) ว่า วิธีทางจุลชีววิทยา (microbiological assay) เป็นวิธีการตรวจสอบ

ยาปฏิชีวนะในอาหารแบบดั้งเดิมที่นิยมใช้กันมากและเป็นที่ยอมรับ เพราะมีข้อดีหลายประการ กล่าวคือ เป็นวิธีที่ง่าย รวดเร็ว ลงทุนน้อย มีความไว และความถูกต้องเม่นยำพอสมควร ตรวจสอบตัวอย่างได้จำนวนมากต่อวัน และผู้วิเคราะห์ไม่จำเป็นต้องมีความเชี่ยวชาญเป็นพิเศษ จึงเป็นวิธีที่เหมาะสมสำหรับใช้ในการตรวจสอบและติดตามผลการตักค้างของยาปฏิชีวนะในเนื้อกุ้ง สุภาพรรณ และคณะ (2540) รายงานว่าการวิเคราะห์ยาในกลุ่มออกซีเตอร์ร้าซัยคลินติกค้างในเนื้อกุ้ง โดยวิธี microbiological assay นั้น ไม่สามารถตรวจพบปริมาณยาตากค้างที่ระดับความเข้มข้น ต่ำกว่า  $0.1 \mu\text{g} / \text{ml}$  ได้อย่างมีประสิทธิภาพ ในขณะที่การวิเคราะห์ออกโซลินิก แอซิด โดยวิธี HPLC (High Performance Liquid Chromatography) เป็นเทคนิคของ chromatography สามารถวิเคราะห์สารได้ในระดับต่ำ รวมถึงสามารถควบคุมความถูกต้องในการทำปฏิมาณการวิเคราะห์ได้ดีและมีประสิทธิภาพสูง

การตรวจสอบยาปฏิชีวนะตักค้างในกุ้งกุลาดำ ยังคงมีความสำคัญต่อเนื่องต่อไปในอนาคต เนื่องจากตลาดส่งออกที่สำคัญมุ่งเน้นในด้านมาตรฐานคุณภาพเกี่ยวกับความปลอดภัยของผู้บริโภคเป็นหลัก ซึ่งรายงานที่นำเสนอในวิชาการงานหนึ่ง มาลินี (2540) อ้างถึง Steffenak และคณะ (1993) ได้ศึกษาผลของการหุงต้มต่อการตักค้างของ ออกโซลินิก แอซิด ในเนื้อเยื่อส่วนต่างๆของปลา salmon โดยเก็บตัวอย่างจากปลาที่ทราบว่ายังมียาหลงเหลืออยู่ในตัวอย่างที่ทำการศึกษาคือ กัลมานเนื้อ ตับ ไขมันส่วนหลัง ผิวหนังและกระดูกหลัง ตัวอย่างแต่ละชุด แบ่งเป็น สามส่วน ส่วนแรกนำไปต้ม ส่วนที่สองนำไปย่าง ส่วนสุดท้ายเป็นชุดเปรียบเทียบ นอกนั้นได้ทำการเก็บน้ำเสื้อดที่หยดออกจากการตักค้างแล้วตรวจพบ ยาออกโซลินิก แอซิด สูงสุดในตัวอย่างด้วย ผลปรากฏว่าหลังจากการต้มหรือย่างแล้วตรวจพบ ยาออกโซลินิก แอซิด สูงสุดในตัวอย่างกระดูกหลัง ซึ่งเป็นตัวอย่างที่เก็บหลังจากการหุงต้มให้ยาแล้วนานถึง 6 เดือน แต่ยังคงตรวจพบยาสะสมอยู่ในกระดูกในปริมาณ 164 นากรัมต่อตัวอย่าง 1 กรัม และยังคงตรวจพบในตัวอย่างผิวหนังในขนาด 35 นากรัมต่อตัวอย่าง 1 กรัม และหลังจากการต้มและย่างแล้วกลับตรวจพบ ยาออกโซลินิก แอซิด ในกัลมานเนื้อ ซึ่งในขณะตรวจไม่พบในตัวอย่างที่ไม่ผ่านการหุงต้มมาก่อน จากการตรวจสอบระดับยาในน้ำที่ใช้ต้มหรือน้ำเสื้อดที่หยดออกมาราบกับกระดูก ตรวจพบยาออกโซลินิก แอซิด จากการศึกษานี้แสดงให้เห็นว่าออกโซลินิก แอซิด มีการสะสมอยู่ในกระดูกของปลาเป็นเวลานาน ถึงแม้เนื้อเยื่อจะผ่านการต้มหรือย่างแล้วก็ตาม

พระฉันน์การตรวจสอบยาปฏิชีวนะตักค้างในกุ้งกุลาดำหรือในสัตว์น้ำควรมีความเข้มงวดมากขึ้น ในสภาวะเช่นนี้ควรจะให้ความรู้ในการใช้ยาที่ถูกต้องแก่เกษตรกร พิเศษ และชลอด (2533) รายงานว่า ระยะเวลาในการตักค้างของยาชีวน้ำกับช่วงระยะเวลาของ การใช้ยาและระดับความเข้มข้นของยา ซึ่งการใช้ยาปริมาณ 1 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม เป็นเวลา 3 วัน จะมีการตักค้างในเนื้อกุ้งกุลาดำ  $0.2443 \text{ ppm}$  และถ้าให้ยานานขึ้นเป็น 7 วัน พบร่วมกับ

ตอกค้างของยาในเนื้อเยื่อมากขึ้น เมื่อเพิ่มระดับความเข้มข้นของยาเป็น 3 และ 5 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม การตอกค้างของยาในเนื้อเยื่อมีปริมาณเพิ่มขึ้นเป็น 0.8725 และ 0.8844 ppm ตามลำดับ สอดคล้องกับการศึกษาของ Limpoka et al. (1993) ซึ่งศึกษาเกี่ยวกับการตอกค้างของ ออกซีเตตราชัยคลินในกุ้งกุลาขนาด 30 – 40 กรัม โดยให้อาหารสมยาในอัตรา 2.5 และ 5 กรัม/1 กิโลกรัม ที่อุณหภูมิ 28 – 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 วัน พบร่วมกับการตอกค้างนาน 4 และ 11 วัน

กมลพร และ สุปราณี (2539) แนะนำให้ใช้ยาในการรักษาโรคปลา ในอัตรา 2 – 3 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม กินติดต่อกัน 3 – 5 วัน ส่วนในกุ้งกุลาคำนั้นเกษตรกรนิยมใช้ยา 1 – 3 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม แต่ปัจจุบันยาดังกล่าวได้ผลในการรักษาในปริมาณต่ำ เกษตรกรจึงมักเพิ่ม ปริมาณยาเป็น 5 – 10 กรัม/อาหาร 1 กิโลกรัม แต่ยังไม่สามารถรักษาโรคได้ ก็จะจับขายทันทีที่ทำให้มีปริมาณยาตอกค้างในสัตว์น้ำเพิ่มมากขึ้น ฉะลอก (2534)

นอกจากนี้ระยะเวลาในการกำจัดยาออกไซลินิก แอชิด ออกจากตัวกุ้งขึ้นอยู่กับอุณหภูมิ ของน้ำด้วย ในสภาพอุณหภูมิสูงกุ้งสามารถกำจัดยาออกจากการร่างกายได้เร็วขึ้น แต่ในสภาพ อุณหภูมิของน้ำต่ำสามารถกำจัดยาออกจากการร่างกายได้ช้าลง Goebbel (1991) จากการศึกษา ถึงการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิของน้ำในบ่อเลี้ยงกุ้งในพื้นที่จังหวัดสงขลา ระหว่างปี พ.ศ. 2533 – 2535 ของ คณิต และคณะ (2535) พบร่วมกับการเปลี่ยนแปลงอุณหภูมิช่วง 28 – 32 °C ดังนั้น การให้ยาแก้กุ้งในบ่อเลี้ยงกุ้งจะต้องใช้ระยะเวลาในการกำจัดยาออกจากการตัวหมด สั้นกว่าการ ทดลองในครั้งนี้ ซึ่งเมื่ออุณหภูมิของน้ำอยู่ในช่วง 27- 29 °C

### ข้อเสนอแนะ

1. เน้นการประชาสัมพันธ์ให้เกษตรเข้าใจและทราบมากในความสำคัญของการเลี้ยงที่มีการใช้ยา หรือสารเคมีอย่างถูกต้อง
2. นักวิชาการควรมีความรอบรู้ และเข้าใจเกี่ยวกับการใช้ยาและสารต่างๆ ทั้งประโยชน์ โทษ ประสิทธิภาพของยาแต่ชนิด ตลอดจนกฎระเบียบต่างๆ
3. นักวิชาการโรคสัตว์น้ำควรเน้นการวิเคราะห์ วิจัย การใช้ยาในปริมาณและชนิดที่เหมาะสมเพื่อ การรักษาที่มีประสิทธิภาพให้มากขึ้น และเพื่อให้การตอกค้างของสารปฏิชีวนะในกุ้งกุลาลดจำนวนลง
4. ศึกษาตรวจสอบวิธีการตรวจสอบยาปฏิชีวนะเพื่อนำวิธีการที่มีความถูกต้องแม่นยำที่สุดมา ตรวจสอบ

5. ควรมีการตรวจสอบการใช้ยาของกุ้งกุลาดำในช่วงอายุ 1 – 2 เดือนตัวย เนื่องจากช่วงอายุดังกล่าวเป็นช่วงที่เสี่ยงต่อการเกิดโรค พิรุณทั้งการตรวจสอบการตักด่างของยาปฏิชีวนะในดินของป่าเลี้ยงกุ้งกุลาดำตัวย
6. การควบคุมชนิดยาที่เสนอขายอย่างแพร่หลายโดยที่ไม่มีการจดทะเบียนอย่างจริงจัง ต้องควบคุมพนักงานขายยาของบริษัทขายยาที่มีอยู่จำนวนมาก

## เอกสารอ้างอิง

กานกพรรณ ศรีมโนภาคช. 2538. การตรวจวิเคราะห์สารปฏิชีวนะตกค้างโดยวิธีทางจลชีวะ. กองควบคุมดราจสอบคุณภาพสัตว์น้ำ. กรมประมง. (เอกสารใบเนีย)

กมลพง ทองอุไร และสุปรานี ชินบูตร. 2539. การป้องกันและกำจัดโรคปลา. เอกสารแนะนำกองส่งเสริมการประมง. กรมประมง. 30 หน้า

กาญจนฯ พยธ. 2535. การตกค้างของออกซิลินิก แอซิด ในกุ้งกุลาดำ. วิทยานิพนธ์ปริญญา วิทยาศาสตร์มหาบัณฑิต มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ. 135 หน้า

กาญจนฯ พยธ. ชลอ ลิ้มสุวรรณ, สุปรานี ชินบูตร และพรลิศ จันทร์รัชกุล. 2536. การตกค้างของออกซิลินิด แอซิด ในกุ้งกุลาดำ. รายงานการประชุมวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 31 ณ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ. หน้า 451-459.

กรมประมง. มปป. บรรทัดฐานและเคลื่อนที่ในการเพาะเลี้ยงกุ้งกุลาดำ. เอกสารเผยแพร่ กรมประมง กระทรวงเกษตรและสหกรณ์ กรุงเทพฯ. 49 หน้า

คณิต ไชยาคำ, พุทธิ ส่องแสงจันดา และคุณิต ตันวีไลย. 2535. คุณสมบัติน้ำและผลผลิตในการจัดการเลี้ยงกุ้งกุลาดำแบบพื้นนา 2 ระบบ ในจังหวัดสงขลา. เอกสารวิชาการฉบับที่ 11/2535. สถาบันวิจัยการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่ง กรมประมง. 14 หน้า

ชลอ ลิ้มสุวรรณ. 2528. โรคปลา. คณะประมง. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ. 227 หน้า

ชลอ ลิ้มสุวรรณ. 2531. สาเหตุและการป้องกันโรคเสี้ยนดำในกุ้งกุลาดำ. รายงานการสัมมนาเรื่องจุดต่างในกล้ามน้ำอุ่นและแนวทางการแก้ไข. กรมประมง. กรุงเทพฯ. 5 หน้า

ชลอ ลิ้มสุวรรณ. 2534. คำวิธีการเลี้ยงกุ้งกุลาดำ. ฐานเศรษฐกิจ. กรุงเทพ. หน้า 16 - 20

ชลอ ลิ้มสุวรรณ. 2535. คำวิธีการเลี้ยงกุ้งกุลาดำ. ฐานเศรษฐกิจ. กรุงเทพ. 202 หน้า

ชำนาญ สุขพันธุ์ และวีรวรรณ ชินอักษร. 2544. ระยะเวลาการตอกค้างของออกซีเตติร้าซัยคลิน ในเนื้อกุ้งก้ามgram. เอกสารวิชาการฉบับที่ 8/2544. กองประมงน้ำจืด, กรมประมง. 14 หน้า.

ชนกุ้ง จงพรเพียร, วงศ์ไชย พับแก้ว และพัชริดา เนมมัน. 2543. สารปฏิชีวนะตอกค้างในกุ้งกุลาดำ (Penaeus monodon) จากฟาร์มเลี้ยงท่าวประเทศไทย ช่วงปีงบประมาณ 2539 – 2542. รายงานโครงการตรวจสอบคุณภาพผลผลิตสัตว์น้ำ กองเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่ง กรมประมง 2543. 56 หน้า

ปรัชญา ศรีสวัสดิ์. 2537. กล่าวระหว่างการสัมมนา อาหารกับการตอกค้างของยาปฏิชีวนะในกุ้งจัดโดยกรมประมง ใน เอกสารกองควบคุมและพัฒนาอยาหารสัตว์น้ำ. กรมประมง.  
เอกสารเผยแพร่ฉบับที่ 1. 2537 หน้า 47 – 49

พัฒนี จันทร์ Rothay. 2537. แนวทางการใช้เวชภัณฑ์และเคมีสำหรับสัตว์น้ำ. นิตยสารสัตว์น้ำปีที่ 6 ฉบับที่ 61 กันยายน 2537. หน้า 79 - 83

พรเลิศ จันทร์รัชกุล และชลธ ลิ้มสุวรรณ. 2533. การตอกค้างของยาปฏิชีวนะออกซีเตติร้าซัยคลินในกุ้งกุลาดำ. วารสารการประมง 44(1). 31 – 33.

มาลินี ลิ้มโนica. 2525. ภาระใช้ยาต้านจุลชีพในสัตว์. โรงพิมพ์จรัสสินิพงศ์, กรุงเทพฯ. 442 หน้า

มาลินี ลิ้มโนica. 2540. ยาต้านจุลชีพ. คณะสัตว์แพทย์ศาสตร์, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ. 710 หน้า

มนติรา ถาวรยุติการ์ด และจิราพร ทองนุ่น. 2543. การตรวจสอบยาปฏิชีวนะตอกค้างในดินและเนื้อกุ้งกุลาดำจากบ่อเลี้ยงในเขตจังหวัดฉะเชิงเทรา ปี พ.ศ. 2536 – พ.ศ. 2539. เอกสารวิชาการศูนย์พัฒนาการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่งฉะเชิงเทราฉบับที่ 32/2543. 9 หน้า

ลิลा เว่องແປ່ນ. 2537. ยาต้านจุลชีพ. นิตยสารสัตว์น้ำ ปีที่ 5 ฉบับที่ 56 เมษายน 2537. หน้า 136 – 139.

สายสมร จำยอง. 2524. สารปฏิชีวนะตอกค้างและปฏิกริยาการทำลายจุลชีพ. คณะวิทยาศาสตร์,  
มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, เชียงใหม่. 87 หน้า

สุภาพรรณ บลิตเลียนเตส. 2538. การตรวจวิเคราะห์ยาปฏิชีวนะ Oxolinic acid และ  
Oxytetracycline ด้วยเครื่อง HPLC. กองควบคุมตรวจสอบคุณภาพสัตว์น้ำ, กรม  
ประมง. 3 หน้า

สุดา ตันยวันิช. 2524. การศึกษาประสิทธิภาพของยาปฏิชีวนะที่มีผลต่อโรคที่กุ้งกุลาดำ. ราย  
งานวิชาการปี 2524. สถานีประมงน้ำกรอย จังหวัดภูเก็ต กรมประมง. 12 หน้า

สุดา ตันยวันิช และฉันทนา แก้วตาปี. 2540. การสำรวจยาปฏิชีวนะและการวิเคราะห์การตอกค้าง  
ของยาออกซีเตตราชัยคลินในกุ้งกุลาดำก่อนจับ โดยวิธี HPLC และวิธี Microbiological  
assay. เอกสารวิชาการศูนย์พัฒนาการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่งภูเก็ต ฉบับที่ 25, กอง  
เพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่ง, กรมประมง. 17 หน้า

สุภาพรรณ บลิตเลียนเตส. 2538. การตรวจวิเคราะห์ยาปฏิชีวนะ Oxolinic acid และ  
Oxytetracycline ด้วยเครื่อง HPLC. กองควบคุมตรวจสอบคุณภาพสัตว์น้ำ, กรม  
ประมง. 3 หน้า

สุภาพรรณ บลิตเลียนเตส, สุชาดา มะแสง และจามรี พลชนะ. 2540. การวิเคราะห์ยาออกซีเตตราชัย  
คลินในเนื้อกุ้ง ด้วยเครื่อง HPLC เปรียบเทียบกับวิธีจุลชีวะ. กองควบคุมและตรวจ  
สอบผลิตภัณฑ์และการแปรรูปสัตว์น้ำ. 17 หน้า

อมรร้าย สมเจตน์, สปราณี ชินบุตร และชลอ ลิ้มสุวรรณ. 2536. การตอกค้างของยาออกซิลินิก  
แอซิด ในกุ้งกุลาดำที่เลี้ยงในบ่อ. รายงานการประชุมวิชาการของมหาวิทยาลัย  
เกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 31 ณ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ. หน้า 460 – 472.

อมรรัตน์ เสริมวัฒนกุล และ มะลิ บุณยรัตน์. 2539. การพัฒนาคุณภาพอาหารเลี้ยงกุ้ง  
ทั้งกรามตัวยกตามนิยี. เอกสารวิชาการฉบับที่ 1/2539. กองควบคุมและพัฒนาอาหาร  
สัตว์น้ำ, กรมประมง. 10 หน้า

อาสรา ใจเย็น. 2535. การศึกษาการแพร์กจะหายของออกซีเตตราชัยคลินในกุ้งกุลาดำ. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ. 160 หน้า

Austin, B., J. Rayment and D. Aldermen. 1983. Control of furunculosis by oxolinic acid. Aquaculture 31 : 101 – 108.

Bayer, R.C. Dananiel. 1987. Safety and efficacy of oxytetracycline for control of gaffkemia in the American lobster (*Homarus americanus*). Fish. Res. 5: 71 – 81

Booth, N. H. 1977. Drug and chemical residues in the edible tissue of animal, pp. 325 – 335. In L. M. Jones, N. H. Booth and L. E. Mac Donald (editors) Veterinary Pharmacology and Therapeutics. The Iowa State University Press, Ames.

Bourguignon, G. J., M. Levitt and R. Sternglanz. 1973. Studies on the mechanisms of action of nalidixic acid. Antimicrob. Agents Chemother. 4 : 479 – 486.

Corliss, J. 1979. Accumulation and depletion of oxytetracycline in juvenile white shrimp (*penaeus setiferus*). Aquaculture 16 : 1 – 6

Edo, T., M. Sakuma, H. Tamaka, K. Ogishima and T. Hara. 1973. Application of oxolinic acid as a chemotherapeutic agent against infectious disease in fish. Bull. Jpn. Sci. - Fish. 39 : 173 – 177.

Goebbelz, J.H.G. 1991. Residues problems with regard to cultivated fish, pp. 333 – 335. In Problems of Chemotherapy in Aquaculture : From theory to reality. O.I.E., Paris. 405 pp.

Gross, W. A., W. H. Deity and T. M. Cook. 1964. Mechanisms of action of nalidic acid on *Escherichia coli*. J. Bacteriol. 88 : 1112 – 1118.

- Jacobsen, M. D. 1989. Withdrawal times of fresh water rainbow trout *salmo gairdneri* Richardson, after treatment with oxolinic acid, oxytetracycline and trimethoprim. J. Fish Dis. 12 : 29 - 39
- Limpoka M., P. Chai -- Anan, S. Pongsakorn, S. Phongvivat, C. Rongrodejanarak, D. Wongsommart, T. Pung and U. Sittiphiprasert. 1993. Giant prawn (*penaeus monodon*) and antimicrobial drugs : 4. Disposition and residues of oxytetracycline after single intramuscular injection, oral administration and 5-day on medicated diet. R D&E Project Final Report. 16 pp.
- Lunestad, B. T. 1991. Fate and effects of antibacterial agents in aquatics environments, pp. 97 – 106. In problems of Chemotherapy in Aquaculture : From Theory to Reality. O.I.E., Paris.
- Neussel, H. and G. Linzenmeier. 1973. In vitro Investigations with oxolinic acid, a new chemotherapeutic agent. Chemotherapy 18 : 253 – 236.
- Ueno, R., M. Okumura, Y. Horiguchi and S. Kubota. 1988b. Levels of oxolinic acid in cultured rainbow trout and amago salmon after oral administration. Nippon Suisan Gakkaishi 54(3) : 485 – 489.
- Smith, J. 1984. Mutational resistance to 4 – quinolone antibacterial agents. Eur. J. Clin. Microbial. 3 : 347 – 350.

๐๖๑๓

ประวัติผู้วิจัย

ชื่อ สกุล นางสุชาติพย์ พัฒนาศร  
ภูมิลำเนา จังหวัดพัทลุง  
การศึกษา ประถมศึกษา โรงเรียนวัดโค珈ราก  
มัธยมศึกษาตอนต้น โรงเรียนสตรีพัทลุง  
ประกาศนียบัตรวิชาชีพ วิทยาลัยประมงสงขลาตินสูลานนท์  
ประกาศนียบัตรวิชาชีพชั้นสูง วิทยาลัยประมงสงขลาตินสูลานนท์  
อุดมศึกษา วิทยาศาสตรบัณฑิต วิทยาศาสตร์ สาขาวิชาเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ  
มหาวิทยาลัยบูรพา ปีการศึกษา 2544  
กำลังศึกษา ศิลปศาสตรบัณฑิต รัฐศาสตร์ มหาวิทยาลัยรามคำแหง

สถานที่ทำงาน สถาบันน้ำเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำชายฝั่งจังหวัดระยอง ม. 10 ต. ตระพง อ. เมือง จ. ระยอง

21000 โทร. 038 655191, โทรสาร. 038 664583, มือถือ 09 6044387

E-mail: [ysutatip@chayomail.com](mailto:ysutatip@chayomail.com)

Rcas@loxinfo.co.th