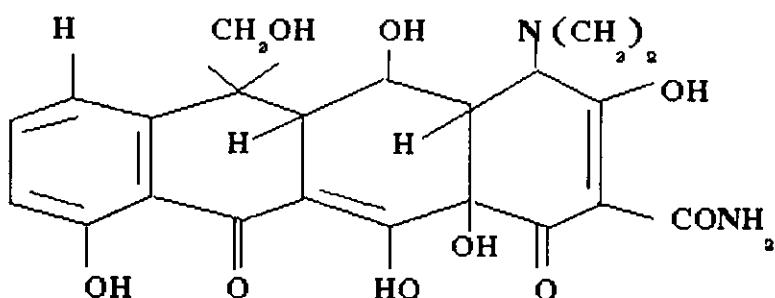


บทที่ 2

การตรวจเอกสาร

2.1 คุณสมบัติของยาปฏิชีวนะออกซิเตตร้าซัมคลิน

OTC เป็นยาปฏิชีวนะในกลุ่มเตตร้าซัมคลินที่สกัดได้จากเชื้อรา *Streptomyces rimosus* เมื่อปี ค.ศ 1950 มีชื่อทางเคมีว่า 4 - (Dimethylamino)-1, 4, 4a, 5, 5a, 6, 11, 12a-octahydro-3, 5, 6, 10, 12, 12a-hexahydroxy-6-methyl-1, 11-dioxo-2-naphthacenecarboxamide และมีชื่อทางการค้า ได้แก่ Glomysin, Terrafungine, Riomycin, Hydroxytetraacycline, Berkmycen, Biostat, Imperacin (tablets), Oxacycline, Oxatets, Oxystevacin, Terrajects, Terremycin, Tetramal, Tetrant และ Vendarcin. มีสูตรโครงสร้างเป็น polycyclic compound ดังนี้



ภาพที่ 1 สูตรโครงสร้างแบบ polycyclic compound ของออกซิเตตร้าซัมคลิน

ที่มา : Degroodt และคณะ (1993)

สารประกอบอนุพันธ์ (derivative compound) ของ OTC เป็น disodiumsalt dihydrate ($C_{22} H_{22} N_2 Na_2O_2 2H_2O$) มีลักษณะเป็นผลึกสีเหลือง มีรสมัน มีความไวต่อแสง ซึ่งแสงจะทำให้ OTC ลายตัวและเปลี่ยนสีเป็นสีน้ำตาล การเก็บรักษาไว้ในที่มืดที่อุณหภูมิห้องจะสามารถเก็บไว้ได้นานอย่างน้อย 2 ปี แต่ OTC สามารถลายตัวได้เร็วในน้ำที่มีอุณหภูมิสูง และความเค็มสูง ตามปกติ OTC มีคุณสมบัติละลายน้ำได้เล็กน้อย แต่มีอยู่ในรูปของเกลือไฮเดรน หรือไฮドรอคลอไรด์ (hydrochloride) จะละลายน้ำได้ดี แต่ไม่ละลายในคลอร์ฟอร์ม (chloroform) อะเซตัน (acetone) และอีเทอร์ (ether)

OTC เป็นยาที่ออกฤทธิ์ได้ในขอบเขตกว้าง (broad spectrum) สามารถออกฤทธิ์ต่อแบคทีเรียแกรมบวก และแกรมลบ นอกจากแบคทีเรียแล้ว OTC ยังสามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของ rickettsia และ protozoa บางชนิดได้อีกด้วย (ประสาน, 2528) แต่ไม่มีผลต่อกลุ่มทรีพากย์พากย์

รามีอิก (moulds) และเชื้อร่าอื่นๆ ข้าในกลุ่มเตตร้าซัคคลินมีทั้งหมด 7 ชนิด แต่มีเพียง 2-3 ชนิด เท่าที่ได้รับความนิยมอย่างกว้างขวางในการเกษตรคือ เตตร้าซัคคลิน (tetracycline), คลอเตตร้าซัคคลิน (chlortetracycline) และ OTC (Huber, 1971)

OTC เป็นยาปฏิชีวนะที่จัดอยู่ในประเภท bacteriostatic คือไม่สามารถฆ่าเชื้อได้แต่สามารถขัดยับการเจริญเติบโตของเชื้อแบคทีเรียได้ (ทมยันต์, 2530) โดยที่อาจจะไปขัดขวางกระบวนการ intracellular phosphorylation ของกลูโคส และการเกาะของ Acyl-tRNA (transformer Ribosomal Nucleic Acid) กับ 30S subunit ของ ribosome ซึ่งทำให้แบคทีเรียไม่สามารถสร้างโปรตีน และเพิ่มจำนวนได้ (ปรีสบ, 2528) หรือเพิ่มได้ช้าและมีผลต่อเซลล์ของแบคทีเรียมากกว่าเซลล์ของสัตว์เลี้ยงสูกด้วยน้ำ ซึ่งในเซลล์สัตว์เลี้ยงสูกด้วยน้ำนี้ สารในกลุ่มเตตร้าซัคคลินมักจะผ่านเข้าไปได้น้อย ส่วนเซลล์ของแบคทีเรียนน้ำสามารถกู้น้ำผ่านเข้าไปได้อ่อนน้อมีประสิทธิภาพ หากการศึกษาใกล้ทางการทำงานของเตตร้าซัคคลินพบว่ามีอิออนของแมกนีเซียมมาเกี่ยวข้องด้วย โดยโนเลกูลของสารกู้น้ำเตตร้าซัคคลินจะสร้างเป็นโนเลกูลซับซ้อนกับอิออนของแมกนีเซียม ซึ่งมีอยู่ที่ผนังเซลล์ของแบคทีเรียและผิวของเยื่อหุ้มเซลล์ จากนั้นโนเลกูลนี้จะถูกนำเข้าสู่เซลล์และปลดปล่อยสารนี้สู่ไซโคลพลาสซีน แล้วนำไปทำปฏิกริยากับไโรโนโซมต่อไป (สายสมร, 2524)

2.2 อิทธิพลของสิ่งแวดล้อมที่มีต่อความคงตัวของออกซิเตตร้าซัคคลิน

มีปัจจัยสิ่งแวดล้อมหลายประการ ที่มีบทบาทต่อการสลายตัวของยาปฏิชีวนะ เช่น แสง แครด อุณหภูมิ ความชื้น ความเป็นกรด-ด่าง และความเค็ม เพราะฉะนั้นเพื่อให้การใช้ยาเป็นไปอย่างมีประสิทธิภาพและให้ผลคุ้มค่า การใช้ยาชนิดนี้แต่ละครั้งควรจะนำยาปัจจัยเหล่านี้มาพิจารณาด้วย เมื่อเปรียบเทียบ OTC กับคลอเตตร้าซัคคลิน และเพนนิซิลิน (penicillin) แล้ว พบว่า OTC มีความคงทนต่อความชื้นมากกว่า (ปรีสบ, 2528) OTC ชนิดแห้งสามารถเก็บไว้ที่อุณหภูมิห้องได้นานถึง 2 ปี ส่วนที่เป็นสารละลายน้ำสามารถเก็บไว้ในตู้เย็นได้ 2 วัน หรืออาจจะเก็บได้นานถึง 4 วัน แม้ว่าสีของยาจะคล้ำไปก็ไม่มีผลกระทบต่อประสิทธิภาพของยา สำหรับปริมาณของยาปฏิชีวนะที่ตอกถังในเนื้อสัตว์จะลดลงได้มากเมื่อใช้ความร้อนสูงเป็นระยะเวลานาน ในขณะที่ความเย็นมีผลเพียงเล็กน้อยเท่านั้น ดังนั้นในกระบวนการแปรรูป และการเก็บรักษาโดยวิธีการต่างๆ เช่น การหุงต้ม การแช่เย็น การหั่นและการบด สามารถทำให้ปริมาณของยาปฏิชีวนะที่ตอกถังอยู่ในเนื้อสัตว์ลดลงได้บ้าง (นาคินี, 2525)

ได้มีผู้ทำการศึกษาเกี่ยวกับผลของปัจจัยทางค้านสภาพแวดล้อม เช่น อุณหภูมิ และแสง ต่อความคงทนของ OTC ไว้บ้างพอสมควร อาทิ McCracken และคณะ (1976) ซึ่งได้ทำการทดลองโดยใช้ปลา rainbow trout อายุ 1 ปี ในขั้นแรกใช้ OTC และยาปฏิชีวนะชนิดอื่นอีก 3 ชนิด ฉีดเข้า

ซ่องท้อง จากนั้นให้ยาปฏิชีวนะดังกล่าวโดยผสมกับอาหารให้กินทุกวันและตรวจส่วนการถ่ายตัวของยาที่อุณหภูมิ 5 องศาเซลเซียส และ 10 องศาเซลเซียส พบร่วมอุณหภูมิที่แตกต่างกันจะมีผลต่อการถ่ายตัวของ OTC ที่ตกค้างอยู่ในกล้ามเนื้อของปลา โดยการถ่ายตัวของยาในกล้ามเนื้อที่อุณหภูมิ 5 องศาเซลเซียส มีน้อยกว่าที่อุณหภูมิ 10 องศาเซลเซียส

Van Schothorst (1969 อ้างโดย บรรณิการ์, 2534) ได้ตรวจส่วนผลของการใช้ความร้อนต่อประสิทธิภาพของยากรุ่นเตตร้าซัพคลินที่ตกค้างในการยับยั้งจุลินทรีย์ ปรากฏว่าประสิทธิภาพของ OTC จะหมดไป เมื่อใช้ความร้อนที่ 100 องศาเซลเซียส นาน 12 นาที ที่ 90 องศาเซลเซียส นาน 20 นาที ที่ 80 องศาเซลเซียส นาน 40 นาที และที่ 70 องศาเซลเซียส นาน 100 นาที แต่ภายในเวลา 60 องศาเซลเซียส นาน 100 นาที OTC ยังคงมีประสิทธิภาพมากกว่า 50 เปอร์เซ็นต์

นาลินี (2522 อ้างโดย บรรณิการ์, 2534) ทดสอบการถ่ายตัวของยา 5 ชนิด คือ เpenicillin, OTC, คลอเตตร้าซัพคลิน, คลอแรมฟินิกอล และสเตรปโตไมซิน (streptomycin) ที่ อุณหภูมิ 60, 70, 80, 90 และ 100 องศาเซลเซียส พบร่วมที่ อุณหภูมิ 100 องศาเซลเซียส ยาปฏิชีวนะทุกชนิดใช้ระยะเวลาในการถ่ายตัวประมาณ 5 นาที เท่านั้น ในขณะที่ อุณหภูมิ 60 องศาเซลเซียส ใช้ระยะเวลาในการถ่ายตัวเกือบชั่วโมง ทั้งนี้ระยะเวลาในการถ่ายตัวของยาขึ้นอยู่กับระดับความเข้มข้นเริ่มต้นของยาด้วย

Samuelson (1989) ทดสอบการถ่ายตัวของ OTC ที่ความเข้มแข็งต่างกัน 2 ระดับ โดยทำการทดลองใช้คุ้งนาค 1.5 ตัว บรรจุน้ำทะเลที่มี OTC ส่วนในส้านส่วน แล้วแบ่งเป็น 2 ชุด ชุดที่หนึ่งกุ่มด้วยถุงพลาสติกสีดำ ชุดที่สองให้แสงตลอดเวลา 24 ชั่วโมง วัดปริมาณ OTC เป็นระยะจากผลการทดลองพบว่าการให้แสงตลอด 24 ชั่วโมง ทำให้ค่าครึ่งชีวิต (half-life) ของยาลดลงเป็น 128 ชั่วโมง ในขณะที่ในที่มีค่าครึ่งชีวิต เป็น 168 ชั่วโมง ที่ อุณหภูมิ 15 องศาเซลเซียส

Dornbush และ Abbey (1972 อ้างโดย บรรณิการ์, 2534) รายงานว่า ยาในกรุ่นเตตร้าซัพคลิน ไครคลอไรค์จะสูญเสียประสิทธิภาพ ในสภาพอากาศร้อนหรือเมื่อเปิดทิ้งไว้ในที่มีแสงแดด ตัวต้องการเก็บไว้ให้ด้านๆ โดยไม่ให้เสียประสิทธิภาพควรเก็บไว้ในสภาพแช่แข็ง ซึ่งจะเก็บได้นานถึง 6 เดือน โดยการละลายในสารละลาย 0.1 M phosphate buffer pH 4.5 ก่อนที่จะแช่แข็ง สารละลายยาในกรุ่นเตตร้าซัพคลินไม่ควรทำการฆ่าเชื้อด้วยความร้อนเพราะจะทำให้สูญเสียประสิทธิภาพในการยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์ ดังนั้นควรฆ่าเชื้อโดยใช้วิธีกรอง ซึ่งในการกรองนั้นควรจะใช้แผ่นกรอง Ultrafine sinter glassfilters มากกว่าที่จะใช้ Seitz หรือ Mandler filter สำหรับการเก็บรักษาอาหารผสมยา OTC นั้นควรเก็บรักษาในสภาพแช่แข็ง เช่นเดียวกัน เนื่องจากสารยาจะเก็บรักษา

ได้นานโดยไม่สูญเสียประสิทธิภาพ หรือสูญเสียประสิทธิภาพเพียงเล็กน้อยเท่านั้น ดังเช่นการศึกษาของ Mohney และคณะ (1997) ที่พบว่าเมื่อเก็บอาหารผสม OTC ซึ่งมี OTC ในอาหาร 1,455 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัมไว้ที่อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 191 วัน ยังคงตรวจพบ OTC ในอาหาร 1,451 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม

2.3 การใช้ออกซิเตครัซัคลินในการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำ

ในการรักษาโรคสัตว์น้ำที่เกิดจากแบคทีเรียนั้นมักจะใช้ยาปฏิชีวนะ โดยยาที่ใช้ได้ผลดี และนิยมใช้กันอย่างกว้างขวางชนิดหนึ่งคือ OTC ซึ่งเป็นยาที่ U.S. Food and Drug Administration (FDA) อนุญาตให้ใช้กับสัตว์น้ำได้ (Tonguthai and Chanratchakool, 1992) OTC เป็นยาที่ใช้ในการเดี้ยงปลาเพื่อรักษาการติดเชื้อแบคทีเรียในกลุ่ม Aeromonas และ Pseudomonas และใช้ในการเพาะเลี้ยงกุ้งทะเลเพื่อรักษาการติดเชื้อแบคทีเรียในกลุ่ม Vibrio ซึ่งจากทดสอบความไว (sensitivity test) ของเชื้อแบคทีเรียต่อ OTC ของ Kincheloe (1962) พบร้าเชื้อ Myxobacteria จำนวน 23 ชนิด มีความไวต่อ OTC สำหรับวิธีการใช้ยานั้น สามารถใช้ได้โดยการฉีด การแช่ และการผสมกับอาหาร หรือให้กินโดยตรง อย่างไรก็ตามเมื่อปลาหรือสัตว์น้ำเป็นโรค เกิดความเครียดหรือเกิดประกายการณ์ ธรรมชาติอื่นๆ ปลาหรือสัตว์น้ำจะกินอาหารลดลงหรือไม่กินอาหาร ยาที่ผสมอาหารจะช่วยอะไรไม่ได้เลย (Amend and Fryer, 1968) และปลาที่อ่อนแย呵หรือเชื่องช้าจะดูดซึมน้ำได้ในปริมาณน้อย ในขณะที่ปลาที่แข็งแรงว่องไว จะดูดซึมน้ำได้ในปริมาณมาก (Herwig, 1979) นอกจางานนี้การให้ยาแก่สัตว์น้ำต้องคำนึงถึงประสิทธิภาพในการดูดซึม(bioavailability) ของสัตว์น้ำด้วยเนื่องจากสัตว์น้ำแต่ละชนิดจะมีประสิทธิภาพในการดูดซึมน้ำที่แตกต่างกัน ซึ่งมีรายงานการศึกษาที่พบว่าประสิทธิภาพในการดูดซึม OTC ของสัตว์น้ำต่ำกว่าปลาทั่วไป และมีความแตกต่างกันในปลาแต่ละชนิด อาทิ ปลา rainbow trout เท่ากับ 1.3-5.6 เปอร์เซ็นต์ (Bjorklund and Bylund, 1991) ปลา common carp เท่ากับ 0.6 เปอร์เซ็นต์ (Grondel *et al.*, 1987) เป็นต้น

การใช้ยาปฏิชีวนะโดยการฉีดเข้าทางกล้ามเนื้อ ยาจะถูกดูดซึมเข้าระบบเดือดของปลาได้ไม่เร็วพอที่จะมีผลในการรักษา ดังนั้นปลาแม้จะตายก่อนที่ยาจะออกฤทธิ์ ส่วนการฉีดเข้าช่องท้องเป็นวิธีที่เร็วกว่า โดยยาจะถูกดูดซึมและผ่านเข้าผนังลำไส้เนื้อเยื่ออื่นๆเข้าสู่ตัวปลาได้ดี แต่ในทางการค้าแล้วทำไม่ได้ เนื่องจากต้องเป็นปลาที่มีราคากลางๆ น้อย (ชลอ, 2528) ดังนั้นส่วนใหญ่จะใช้วิธีแห่ปลาเพื่อควบคุมการติดเชื้อที่ผิวโดยมีการดูดซึมที่เหงือก (mucous membranes) หรือผิวหนังส่วนที่หุ้มภายในอก สำหรับการผสมในอาหารนั้น โดยทั่วไปจะเป็นวิธีที่ใช้ในการป้องกันมากกว่าการรักษาจึงอาจเกิดอันตรายขึ้นได้หากใช้ไม่ถูกต้อง และทำให้ยากในการรักษา การใช้ยาผสมกับอาหารนั้นต้องคำนึงถึงสภาพสิ่งแวดล้อมด้วย โดยเฉพาะอย่าง

ยังอุณหภูมิ ถ้าเปลี่ยนแปลงไปก็จะมีผลต่อการกินอาหารของปลา และการแพร่กระจายของยาออกไปสู่แหล่งน้ำอีกด้วย

ในการทดสอบยาปฏิชีวนะในอาหารเพื่อให้ได้อาหารทดสอบยาที่มีคุณภาพดีนั้น ยาและอาหารต้องทดสอบกันเป็นเนื้อเดียวกัน โดยปริมาณยาที่ให้ต้องมีอยู่ครึ่งถ้วนในอาหาร ยาที่ใส่ควรจะต้องอยู่ครึ่งหนึ่งในอาหาร อาหารทดสอบต้องมีรժชาติที่ดีเมื่อทำเสร็จแล้ว และสัตว์น้ำต้องกินได้ด้วย องค์ประกอบของอาหารต้องไม่มีผลต่อยา และยาจะต้องไม่ละลายก่อนที่จะถูกกิน Friboorgh และคณะ (1969) ศึกษาถึงการละลายของยาในอาหารที่ทดสอบ OTC 1.83 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม พบว่า ที่อุณหภูมิ 23 องศาเซลเซียส มีการละลาย 5.27, 10.39 และ 19.53 เปอร์เซ็นต์ ที่เวลา 3, 9 และ 15 นาที ตามลำดับ การละลายของยาในอาหารยังขึ้นอยู่กับปัจจัยต่างๆ ได้แก่ ความเป็นกรด-ด่าง อุณหภูมิ และพื้นที่ผิวของเม็ดอาหารด้วย

Bayer และ Daniel (1987) ได้ทดลองใช้ OTC ในการป้องกันโรค Gaffkemia ในกุ้ง มังกร (lobsters) โดยวิธีทดสอบอาหารให้กินในอัตรา 1.1 และ 2.2 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กรัม ก่อนนำไปแช่ในเชื้อ *Aerococcus viridans* ซึ่งเป็นสาเหตุของโรค พบว่ากุ้งที่ไม่ได้รับยา มีการตายสูงถึง 78 เปอร์เซ็นต์ ในขณะที่กลุ่มที่ได้รับยาในอัตรา 1.1 และ 2.2 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กรัม มีการตายเพียง 13.2 เปอร์เซ็นต์ นอกจากนี้เมื่อเพิ่มอัตราการให้ยาเป็น 11.0, 27.5 และ 55.0 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กรัม เป็นเวลา 15 วัน พบว่าไม่มีการตายของกุ้งเลย

ในการเลี้ยงกุ้งทะเลมีการใช้ OTC กันอย่างแพร่หลาย เช่นเดียวกัน ซึ่งวิธีการให้ยาแก่กุ้ง ในการรักษาโรคที่เกิดจากเชื้อแบคทีเรีย *Vibrio* sp. และ *V. alginolyticus* นั้น Lightner (1977) แนะนำให้ใช้วิธีการฉีด และทดสอบกับอาหาร สำหรับอัตราการให้ยาเพื่อรักษาโรคคิดเชื้อ *Vibrio* sp. ในกุ้ง โดยการทดสอบ OTC ในอาหาร โดยทั่วไปจะให้ในอัตรา 3-5 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม (พรเดิค, 2538) ส่วนการใช้ OTC เพื่อรักษาโรคเรืองแสงที่มีสาเหตุจากเชื้อแบคทีเรีย *V. harveyi* ในกุ้งวัยอ่อน (postlarva, P2 -P15) นั้น สุกิจ และคณะ (2531) แนะนำให้ใช้ในปริมาณ 2.68 - 5.00 ส่วนในล้านส่วน ควบคู่กับฟอร์มาลิน 10.0-15.0 ส่วนในล้านส่วน และ Takahashi และคณะ (1985) แนะนำให้ใช้ OTC ทดสอบกับอาหารในอัตรา 200-500 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม ในการรักษาโรคคิดเชื้อจาก *Vibrio* sp. ในกุ้ง kuruma (*P. japonicus*) ที่ประเทศญี่ปุ่น อย่างไรก็ตามระยะเวลาการให้ยาต่อกุ้งก็มีผลต่อการรักษาโรค เช่นเดียวกัน ลิตตา (2534) กล่าวว่าโดยทั่วไปแล้ว การให้ยาปฏิชีวนะจะให้ติดต่อ กันนาน 5-7 วัน หากให้ยาไม่ครบตามระยะเวลาที่กำหนด จะทำให้การรักษาไม่หายขาด และกุ้งอาจ จะมีอาการของโรคขึ้นมาอีกหลังจากหยุดให้ยา นอกจากนี้ยังทำให้เชื้อโรคมีโอกาสดื้อยาได้ร่าง

ประจำวัน (2530) กล่าวถึงสูกุกงุ้กที่ติดเชื้อ *Vibrio* sp. ที่ประปนอยู่ในน้ำทะเล ซึ่งทำให้สูกงุ้กอ่อนแอ ไม่ค่อยกินอาหาร ว่ายน้ำช้า จนลงสู่ก้นบ่อ กล้ามเนื้อบริเวณท้องจะขุนน้ำ ระยะที่ 2 และแพนทางจะเปื่อย มีสีดำ ขาดวิน ถ้าเชื้อที่ได้รับมีความรุนแรงลูกงุ้กจะตายภายใน 3 วัน และแนะนำให้ป้องกันโดยใช้ OTC หรือ คลอร์เวนฟินิกอล ในอัตราความเข้มข้น 2-3 ส่วนในล้านส่วน แซ่สูกงุ้กทุกรังที่มีการเคลื่อนย้าย

ขาด (2531) กล่าวว่าเชื้อแบคทีเรีย *V. vulnificus* ซึ่งเป็นแบคทีเรียที่ทำให้เกิดโรคเดี้ยนคำในกุ้งทะเลมีความไวต่ออาหารหลายชนิด เช่น เพนนิซิลลิน คลอร์เวนฟินิกอล อะเดปโตมัลซิน นาลิติซิก แอนซิก เดครัสบิกลิน และ OTC อย่างไรก็ตามการรักษาอาจจะทำได้ยากถ้าเดี้ยนคำในตัวกุ้งมีขนาดใหญ่ โดยสามารถนำไปคงต้องใช้เวลานานแต่ในระหว่างแรกๆ ที่เชื้อปรากฏอาการดังกล่าวบนเปลือก ก้อนที่เชื้อจะแพร่กระจายลงไปถึงเนื้อเยื่อชั้นล่าง อาจจะรักษาได้โดยการให้กินยาปฏิชีวนะโดยผสมกับอาหาร เช่น OTC ผสมกับอาหารในอัตรา 3 กรัมต่ออาหารเม็ด 1 กิโลกรัม ให้กินติดต่อ กันนาน 5-7 วัน และถ้าปรากฏว่า เมื่อใช้ยาแล้วยังติดเชื้อเพิ่มขึ้นก็ควรจะการให้ยา เพราะจะเป็นการสืบเปลือก

ลิตา (2534) แนะนำว่าหากการใช้ยาปฏิชีวนะที่ไม่ได้ผลในการรักษาโรคกุ้งทะเลเมื่อว่า จะเลือกใช้ยาอย่างถูกต้องและปฏิบัติอย่างถูกวิธีแล้วก็ตาม ให้พิจารณาถึงความสามารถในการกินอาหารและยาที่ให้กุ้งที่เป็นโรค การวินิจฉัยโรคของผู้เลี้ยงถูกต้องหรือไม่ และการติดเชื้อโรคชนิดอื่นแทรกซ้อนขึ้นมาหรือไม่ ซึ่งบางครั้งยาปฏิชีวนะที่ให้กุ้งอาจจะทำลายเชื้อแบคทีเรียที่มีอยู่ตามปกติในลำไส้ ทำให้เกิดการย่อยอาหารที่ผิดปกติและบังเปิดโอกาสให้เชื้อโรคเจริญขึ้นมาอย่างรวดเร็วได้

สุวรรณ และคณะ (2534) ได้ทำการศึกษาความเข้มข้นต่ำสุดของยาปฏิชีวนะชนิด OTC ในการขับยับเชื้อแบคทีเรียบางชนิดจากกุ้งกุลาคำที่เป็นโรค โดยมีการเก็บตัวอย่างกุ้งกุลาคำที่เป็นโรคจากฟาร์มเลี้ยงกุ้งแบบพัฒนาใน 2 บริเวณ คือ ภาคกลาง ในเขตจังหวัดสมุทรสงคราม และสมุทรสาคร ภาคตะวันออกในเขตจังหวัดชั้นทบูร และระยอง โดยในภาคกลางพบเชื้อ *V. anguillarum*, *V. parahaemolyticus*, *V. alginolyticus*, *V. vulnificus* และ *Vibrio* sp. ส่วนในภาคตะวันออกพบเชื้อ *V. anguillarum*, *V. parahaemolyticus*, *V. alginolyticus*, *V. vulnificus*, *V. cholerae*, *Vibrio* sp. และ *Aeromonas* sp. พบว่า OTC ให้ผลในการขับยับได้เฉพาะเชื้อ *V. anguillarum* จากภาคตะวันออก และ เชื้อ *Aeromonas* sp. เท่านั้น ส่วนเชื้อ *V. parahaemolyticus*, *V. alginolyticus* บางตัวอย่างก็สามารถยับยั้งได้แต่บางตัวอย่างก็พบการดื้อยา ส่วนเชื้อ *V. cholerae* พบว่าไม่ควรใช้ยานินิดน์ในการขับยับเนื่องจากมีค่า MIC (Minimal Inhibition Concentration) และ MBC (Minimal Bactericidal Concentration) สูงถึง 50 ส่วนในล้านส่วน

2.4 ผลข้างเคียงของออกซิเตตอร้าซัคคลินต่อสัตว์น้ำ

OTC ที่ใช้กับสัตว์น้ำจะมีผลต่อการเจริญเติบโตของสัตว์น้ำ ดังเช่น การทดลองเลี้ยงกุ้ง brown shrimp (*P. aztecus*) ด้วยอาหารผสม OTC ในอัตรา 100, 1,000 และ 5,000 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม เป็นระยะเวลา 3 สัปดาห์ พบว่ากุ้งที่ได้รับอาหารผสมยาในอัตรา 100 และ 1,000 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม มีการเจริญเติบโตที่ดีขึ้นส่วนกุ้งที่ได้รับอาหารผสมยาในอัตรา 5,000 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม มีการชะงักการเจริญเติบโตเมื่อเปรียบเทียบกับกุ้งที่ไม่ได้รับยา (Corliss *et al.*, 1977) ในทางตรงกันข้าม ประเสริฐ และคณะ (2530) ทดลองใช้คลอเตตอร้าซัคคลิน ผสมกับอาหารในอัตรา 100 และ 200 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม ให้ปลาดุกด้านกินนาน 21 สัปดาห์ พบว่าคลอเตตอร้าซัคคลินไม่มีผลต่อการเร่งการเจริญเติบโตของปลาดุกด้านเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มที่ไม่ได้ผสมยา Higuera-Ciapara และคณะ (1992) ได้ศึกษาผลของยาปฏิชีวนะต่อการเจริญเติบโตของกุ้งกุลาดำขนาด postlarvae และขนาดโตเต็มวัย ในการทดลองได้มีการให้ OTC โดยการผสมกับอาหารเม็ดสำเร็จรูปในอัตรา 250 ไมโครกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม พบว่าการเพิ่มน้ำหนักกุ้งกุลาดำในทุกกลุ่มทดลองไม่มีความแตกต่างทางสถิติ

2.5 การตกค้างและการแพร่กระจายของออกซิเตตอร้าซัคคลิน ในเนื้อยื่້องสัตว์น้ำ

การศึกษาเกี่ยวกับการตกค้างและการแพร่กระจายของ OTC ในเนื้อยื่້องสัตว์น้ำ ได้มีผู้ทำการศึกษาไว้บ้างพอสมควร อาทิ Mohney และคณะ (1997) ศึกษาการตกค้างของ OTC ในกุ้ง *Peneaus stylirostris* วัยรุ่น ขนาดน้ำหนักเฉลี่ย 10.7-11.2 กรัม โดยการผสม OTC กับอาหารในอัตรา 1,500 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม ให้กุ้งกินติดต่อกันเป็นระยะเวลา 14 วัน ทำการตรวจปริมาณ OTC ในเนื้อกุ้งในวันที่ 1, 4, 7 และ 14 ของการให้อาหารผสม OTC พบว่ามีปริมาณ OTC เฉลี่ย 0.52, 3.34, 5.14 และ 4.91 ส่วนในถ่านส่วน ตามลำดับ และหลังจากหยุดให้ OTC แล้ว 5 วัน จึงไม่สามารถตรวจพบ OTC ได้ (น้อยกว่า 0.2 ส่วนในถ่านส่วน)

Bayer และ Danial (1987) ได้ทดลองศึกษาหาปริมาณการตกค้างของ OTC ใน กุ้งมังกร (*Homarus americanus*) ที่ได้รับยาในอัตราส่วน 1.1 และ 1.2 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กรัม เป็นเวลา 10 วัน พบว่า ที่อุณหภูมิ 15-19 องศาเซลเซียส มีการตกค้างของยาในถ่านเนื้อเป็นเวลานาน 14 วัน และที่อุณหภูมิ 14-15 องศาเซลเซียส มีการตกค้างนานถึง 28 วัน ส่วนใน ตับ/ตับอ่อน และน้ำเสือค พบว่ามีการตกค้างนานกว่า 28 วัน

อาสารา (2535) ได้ทำการศึกษาเกี่ยวกับการตกค้างของ OTC ในกุ้งกุลาดำขนาดน้ำหนักเฉลี่ย 8 กรัม 15 กรัม และ 20 กรัม โดยให้ยาทางปากในอัตรา 40, 60 และ 80 มิลลิกรัมต่อน้ำหนักกุ้ง 1 กิโลกรัม พบว่ากุ้งขนาด 8 กรัม ที่ได้รับยาในอัตรา 40, 60 มิลลิกรัม มีการตกค้างของยานาน 7-8

วัน ส่วนในอัตรา 80 มิลลิกรัม มีการตกค้างของยานาน 15 วัน สำหรับกุ้งกุลาดำขนาด 15 กรัม พนว่า มีการตกค้างของยาในน้ำเลือด อย่างน้อย 8, 6, 9 วัน ใน ตับ/ตับอ่อน อย่างน้อย 6, 13, 34 วัน ใน ก้านเนื้ออย่างน้อย 8, 6, 9 วัน ตามลำดับ และกุ้งกุลาดำขนาด 20 กรัม พนว่ามีการตกค้างของยาใน น้ำเลือดอย่างน้อย 9, 6, 10 วัน ในตับ/ตับอ่อน อย่างน้อย 7, 12, 43 วัน ในก้านเนื้ออย่างน้อย 8, 5, 9 วัน ตามลำดับ

Limpoka และคณะ (1993) ได้ทำการศึกษาเกี่ยวกับการตกค้างของ OTC ในกุ้งกุลาดำขนาดน้ำหนัก 30-40 กรัม โดยให้อาหารผสมยาในอัตรา 2.5 และ 5 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม ที่ อุณหภูมิ 28-30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 5 วัน พนว่ามีการตกค้างนานถึง 4 และ 11 วัน ส่วนการ ศึกษาการตกค้างของ OTC ในกุ้งขาว (*P. setiferus*) ที่ให้กินอาหารผสม OTC ในอัตรา 1,000 และ 10,000 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม ติดต่อกันเป็นเวลา 3 สัปดาห์ พนว่ามีการตกค้างของ OTC ในเนื้อเยื่อกุ้งนาน 3 และ 14 วัน (Corliss, 1979)

Bjorklund และคณะ (1990) ได้ทำการศึกษาการตกค้างของ OTC ในปลาที่อยู่ใน แหล่งน้ำธรรมชาติ คือปลา bleak และปลา rosch ซึ่งจับได้จากบริเวณแหล่งน้ำใกล้ฟาร์มเลี้ยงปลา rainbow trout ซึ่งมีการให้ OTC ด้วยการผสมอาหารในอัตรา 50-100 มิลลิกรัมต่อน้ำหนักปลา 1 กิโลกรัมต่อวัน เป็นเวลา 8-10 วัน และมีการระบายน้ำลงสู่แหล่งน้ำธรรมชาติ พนว่าในก้านเนื้อ ของปลา bleak มีการตกค้างของยา 0.2-1.3 ไมโครกรัมต่อกรัม และในก้านเนื้อปลา rosch สามารถ ตรวจพบในระดับเฉลี่ย 0.06 ไมโครกรัมต่อกรัม โดยมีระดับสูงสุดที่ 0.1 ไมโครกรัมต่อกรัม

Bullock และคณะ (1971) ตรวจสอบการตกค้างของ OTC ในกลุ่มปลา fin-fish ซึ่งได้ รับยาที่ผสมกับอาหารในอัตรา 1,000, 5,000 และ 10,000 มิลลิกรัมต่ออาหารกิโลกรัม พนว่าความ เก็บขั้นของ OTC ตกค้างในก้านเนื้อเป็น 1.25, 4.25 และ 5.25 ส่วนในล้านส่วน ตามลำดับ

Namdari และคณะ (1996) ได้ทำการศึกษาการตกค้างของ OTC ในปลา chinook salmon ที่ได้รับอาหารผสม OTC ในอัตรา 75 มิลลิกรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม เป็นระยะเวลา 21 วัน มีการตกค้างของ OTC ในก้านเนื้อนาน 41 และ 65 วัน ในสภาพอุณหภูมิของน้ำ เท่ากับ 15 และ 9 องศาเซลเซียส ตามลำดับ

นอกจากนี้ยังมีรายงานว่าระยะเวลาในการตกค้างของยาขึ้นอยู่กับช่วงระยะเวลาของ การใช้ยา และระดับความเข้มข้นของยา การให้ OTC แก่กุ้งที่ระดับความเข้มข้น 1 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม เป็นเวลา 3 วัน จะมีการตกค้างของยาในเนื้อเยื่อกุ้งกุลาดำ ปริมาณ 0.244 ส่วนในล้าน ส่วน และถ้าให้ยานานขึ้นเป็น 7 วัน พนว่าจะมีการตกค้างของยาในเนื้อเยื่อมากขึ้น เมื่อเพิ่มระดับ ความเข้มข้นของยาเป็น 3 และ 5 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม การตกค้างของยาในเนื้อเยื่อจะมีปริมาณ

เพิ่มขึ้นเป็น 0.873 และ 0.884 ส่วนในส้านส่วน ตามลำดับ (พรเดช และ ชาล, 2533) และ ชาล (2534) ได้เสนอแนะว่า ถ้าให้ยาติดต่อ กันประมาณ 7 วัน ในอัตรา 5 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม จะต้องหยุดการให้ยา ก่อนจับอย่างน้อย 14 วัน เพื่อให้ถูกกำจัดยาออกจากร่างกายหมดเสียก่อน

การอนุญาตให้ใช้ OTC ในแต่ละประเทศมีกฎหมายที่แตกต่างกัน และได้กำหนดระยะเวลาการหยุดใช้ยา ก่อนจับสัตว์น้ำ ที่แตกต่างกันด้วย เช่น ในสภากาชาด เสียงที่มีอุณหภูมิของน้ำสูงกว่า 9 องศาเซลเซียส หลายประเทศกำหนดระยะเวลาการหยุดใช้ยา ก่อนจับสัตว์น้ำไว้ดังนี้ ญี่ปุ่น 25 วัน สหรัฐอเมริกา 21 วัน แคนนาดา 42 วัน และประเทศไทย 30-40 วัน ซึ่งระยะเวลาการหยุดใช้ยาที่เหมาะสมก่อนจับสัตว์น้ำ จะแตกต่างกันตามสภาพอุณหภูมิ เช่น ในสภาพอุณหภูมิที่ต่ำกว่า 12 องศาเซลเซียส ควรมีระยะเวลาในการหยุดยา 60 วัน ที่อุณหภูมิ 12-22 องศาเซลเซียส มีระยะเวลาในการหยุดยา 40 วัน และที่อุณหภูมิสูงกว่า 22 องศาเซลเซียส ควรมีระยะเวลาในการหยุดยา 15 วัน เป็นต้น (Goebbel, 1991 อ้างโดยอาสารา, 2535)

2.6. การตกค้างของออกซิเตตราซัลคลินในแหล่งน้ำและดินตะกอน

ยาปฏิชีวนะจะมีการปนเปื้อนในสิ่งแวดล้อมจากการให้ยาแก่สัตว์น้ำ ได้โดยตรง คือ การละลายหรือสูญเสียของยาที่ผสมในอาหารลงสู่แหล่งน้ำ หรือพื้นดิน ดังเช่น Samuelson (1989) รายงานว่าการใช้ยาปฏิชีวนะโดยการผสมกับอาหารให้สัตว์น้ำกินนั้น สัตว์น้ำจะได้รับยาเพียง 20-30 เปอร์เซ็นต์ ของยาที่ผสมในอาหารในขณะที่ยาอีก 70-80 เปอร์เซ็นต์ จะสูญเสียลงในสิ่งแวดล้อม กล่าวคือตกค้างอยู่ในดินและน้ำ ดังนั้นการตกค้างจะมีเพิ่มมากขึ้นในกรณีที่มีการให้ยามากเกินความจำเป็น นอกจากนี้การปนเปื้อนจะเกิดขึ้นโดยทางอ้อมคือผ่านเข้าไปในสัตว์น้ำและมีการสะสมอยู่ในสัตว์น้ำ ก่อนจะถูกขับออกทางปัสสาวะหรืออุจจาระลงสู่แหล่งน้ำหรือดินต่อไป การคงอยู่ของยาปฏิชีวนะในตะกอนพื้นบ่อและค่าครึ่งชีวิตของยาขึ้นอยู่กับ อัตราการตกตะกอนของสารแขวนลอยที่อยู่ในบ่อ

Lunestad และ Goksøy (1990) ได้ศึกษาถึงปฏิกริยาของ OTC ในน้ำทะเลที่มีระดับความเค็ม 35 ส่วนในส้านส่วน และมี Ca^{2+} 10 มิลลิโมล และ Mg^{2+} 54 มิลลิโมล เป็นองค์ประกอบหลัก พบว่า OTC มีคุณสมบัติที่รวมตัวได้เป็นอย่างดีกับ cations ของแคลเซียมและแมกนีเซียม โดยที่มี OTC เพียง 5 เปอร์เซ็นต์เท่านั้น ที่อยู่ในรูปอิสระส่วนที่เหลืออยู่ในรูปของสารประกอบ OTC กับ แคลเซียม หรือ OTC กับแมกนีเซียม ถึงแม้ว่าข้อมูลเกี่ยวกับกลไกการยับยั้งสลายของสารประกอบนี้ ยังไม่เด่นชัด และมีไม่เพียงพอ แต่ก็ได้ตั้งข้อสังเกตว่าหากกลไกเป็นไปอย่างช้าๆ สารประกอบดังกล่าวที่ตกอยู่ที่พื้นดินเป็นเวลานานอาจจะมีผลกระทบต่อแบคทีเรียที่มีอยู่ในดิน และทำให้เกิดการพัฒนาสายพันธุ์ที่ดื้อยาได้

Bjorklund และคณะ (1990) ได้ศึกษาการทดลองค้างของ OTC ในตะกอนดินจากฟาร์มเลี้ยงปลา rainbow trout และปลา salmon พบว่าตะกอนดินจากฟาร์มเลี้ยงปลา rainbow trout มีค่าครึ่งชีวิตประมาณ 9 วัน ที่อุณหภูมิ 15 องศาเซลเซียส และความเป็นกรด-ด่าง ประมาณ 6.4 สำหรับฟาร์มเลี้ยงปลา salmon พบว่ามีค่าครึ่งชีวิต ถึง 419 วัน ทั้งๆที่สภาพของฟาร์มใกล้เคียงกัน เพียงแต่ฟาร์มเลี้ยงปลา rainbow trout มีการระบายน้ำมากกว่าเท่านั้น สรุปได้ว่า OTC ในสภาพอุณหภูมิต่ำ และไม่มีอากาศจะตกล้างในฟาร์มได้นาน

Jacobson และ Berglind (1988) ที่ได้ศึกษาการถ่ายตัวของ OTC ในตะกอนดินโดยใส่อาหารผสม OTC ที่มีระดับความเข้มข้น เท่ากับ 7.5-10 กรัมต่ออาหาร 1 กิโลกรัม ลงในตะกอนดินแล้วตรวจสอบปริมาณของ OTC ในตะกอนดิน พบว่า ปริมาณของ OTC มีความแตกต่างอยู่ในช่วง 0.1-4.9 มิลลิกรัมต่อ 1 กิโลกรัมของตะกอนดินแห้ง และการถ่ายตัวของ OTC ขึ้นอยู่กับสภาพทางเคมีในตะกอนดิน โดยสามารถประมาณค่าครึ่งชีวิตการถ่ายตัวของ OTC ได้เท่ากับ 10 สัปดาห์ ที่ อุณหภูมิ 4-8 องศาเซลเซียส ในสภาพที่ไม่มีอากาศ