

## บทที่ 1

### บทนำ

#### 1.1 บทนำต้นเรื่อง

เป็นที่ทราบกันดีว่าประชากรของโลกเพิ่มขึ้นอย่างต่อเนื่องทำให้ปริมาณความต้องการบริโภคโปรตีนและไขมันจากสัตว์น้ำมีแนวโน้มเพิ่มสูงขึ้นตามไปด้วย ในขณะที่ปริมาณสัตว์น้ำที่จับได้จากธรรมชาติโดยเฉพาะอย่างยิ่งสัตว์ทะเลมีแนวโน้มลดลง องค์การอาหารและยาของสหประชาชาติ (FAO) ประมาณการว่าในปี ค.ศ. 2010 ความต้องการบริโภคสัตว์น้ำของประชากรโลกมีปริมาณ 37.5 ล้านตัน และจะเพิ่มขึ้นเป็น 62.4 ล้านตันในปี ค.ศ. 2020 ด้วยเหตุนี้ การเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำจึงมีบทบาทสำคัญเพื่อเพิ่มผลิตให้สอดคล้องกับปริมาณความต้องการบริโภคของประชากร (Csavas, 1994)

ในปี ค.ศ. 1930 Motozaku Fujinaga แห่งมหาวิทยาลัยโตเกียวรายงานว่ากุ้งครุมา (*Penaeus japonicus*) สามารถเพาะเลี้ยงตั้งแต่ระยะวางไข่จนถึงระยะวัยรุ่นซึ่งมีขนาดตามความต้องการของตลาดได้ จากนั้นจึงมีการพัฒนาเทคโนโลยีการเพาะเลี้ยงกุ้งในระดับอุตสาหกรรมอีกหลายสายพันธุ์จนได้รับความสนใจจากเกษตรกรอย่างกว้างขวาง ในปี 1984 ผลผลิตกุ้งจากการเพาะเลี้ยงมีปริมาณสูงถึงร้อยละ 20 เมื่อเทียบกับปริมาณรวมในตลาดโลก และเพิ่มสูงขึ้นถึง 1.1 ล้านตันหรือคิดเป็นร้อยละ 50 ในปี 1999 ซึ่งคิดเป็นมูลค่าประมาณ 47.5 ล้านดอลลาร์สหรัฐหรือเป็นร้อยละ 14 ของมูลค่าสัตว์น้ำทั้งหมด การเพาะเลี้ยงทะเลส่วนใหญ่กระจายอยู่ในภูมิภาคเอเชียตะวันออกเฉียงใต้โดยเฉพาะอย่างยิ่งในประเทศไทย เวียดนาม อินโดนีเซีย ฟิลิปปินส์ ฯลฯ ทั้งนี้เนื่องจากความเหมาะสมของภูมิประเทศ ในปี 2001 FAO รายงานว่าภูมิภาคนี้ผลิตกุ้งเข้าสู่ตลาดโลกได้มากถึง 235,000-275,000 ตัน

ประเทศไทยนับว่ามีการพัฒนาเทคโนโลยีการผลิตกุ้งอย่างต่อเนื่องและรวดเร็วเมื่อเทียบกับประเทศอื่นๆ ในภูมิภาคเอเชียตะวันออกเฉียงใต้ โดยมีปริมาณการผลิตเพิ่มขึ้นจาก 991 ตันในปี 1972 เป็น 256,723 ตัน ในปี 1994 (Goss et al., 2000) นับจากปี 1990 ประเทศไทยเป็นผู้นำของโลกในการผลิตกุ้งออกสู่ตลาดโลกมาตลอด (Rosenberry, 1996; Kongkeo, 1997) การเลี้ยงกุ้งทะเลจึงเป็นอุตสาหกรรมเกษตรที่สำคัญของประเทศไทยเพราะนอกจากทำรายได้เข้าสู่ประเทศมากกว่า 100,000 ล้านบาทต่อปีแล้วยังเกี่ยวเนื่องกับอุตสาหกรรมอื่นอีกหลายประเภทเช่น อุตสาหกรรมผลิตอาหารสัตว์ อุตสาหกรรมผลิตอาหารทะเล เป็นต้น นอกจากนี้ยังทำให้เกิดการจ้างงานในภาค

ส่วนต่างๆอย่างกว้างขวาง ประเทศผู้นำเข้ากุ้งจากประเทศไทยที่สำคัญ ได้แก่ ญี่ปุ่น สหรัฐอเมริกา และ กลุ่มสหภาพยุโรป (Shang et al., 1999)

เป็นที่น่าสังเกตว่าที่ผ่านมากุ้งที่เลี้ยงเพื่อการส่งออกจากประเทศไทยมากกว่าร้อยละ 90 เป็นกุ้งกุลาดำ (*P. monodon*) (Rosenberry, 1998) อย่างไรก็ตามนับตั้งแต่ปี 2000 ผลผลิตลดลงอย่างรวดเร็วเนื่องจากการระบาดของเชื้อไวรัสที่ทำให้เกิดโรคตัวแดงจุดขาว (White Spot Syndrome Virus : WSSV) และ โรคหัวเหลือง (Yellow Head Virus : YHV) รวมทั้งเชื้อแบคทีเรีย เช่น *Vibrio* sp. ในช่วงเวลาเดียวกันนี้หลายประเทศในภูมิภาคเอเชียเช่น ประเทศจีน ฟิลิปปินส์ และ ไต้หวัน สามารถเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม่ได้อำนาจ เมื่อนำมาทดลองเลี้ยงในประเทศไทยพบว่าสามารถเลี้ยงที่ความหนาแน่นสูงได้ดีและให้ผลผลิตสูง ดังนั้นปัจจุบันเกษตรกรจึงเปลี่ยนมาเลี้ยงกุ้งชนิดนี้มากขึ้น ในปี 2003 ประเทศไทยสามารถผลิตกุ้งสายพันธุ์นี้สูงถึง 120,000 ตัน (Funge-Smith and Briggs, 2003) เนื่องจากกุ้งขาวเลี้ยงง่ายและมีอัตราการเจริญเติบโตสูงหลายประเทศจึงนิยมนำมาเลี้ยงเพื่อการส่งออกด้วยเช่น จีน ไต้หวัน อินโดนีเซีย เวียดนาม อินเดีย และมาเลเซีย ดังปริมาณผลผลิตที่แสดงในตารางที่ 1

Lightner และ Redman (1998) กล่าวว่า การตายของกุ้งแถบอินโดแปซิฟิก (IndoPacific) เอเชียตะวันออก (East Asia) และ อเมริกา ในบ่อเลี้ยงมักเริ่มต้นจากการติดเชื้อไวรัสในโรงเพาะฟักตั้งแต่ระยะวัยอ่อน (primary infection) เมื่อนำลูกกุ้งที่อ่อนแอเหล่านี้ไปเลี้ยงในบ่อดินทำให้ติดเชื้อแบคทีเรียซึ่งปนเปื้อนอยู่ในน้ำทะเลได้ง่าย (secondary infection) เชื้อแบคทีเรียที่สร้างปัญหามากที่สุดอยู่ในกลุ่ม *Vibrio* sp. ปัญหาดังกล่าวนี้ไม่เพียงสร้างความเสียหายให้กับประเทศไทย (จิรพรและคณะ, 2547; Tonguthai, 1996) เท่านั้น แต่เกิดขึ้นในหลายประเทศคือ จีน (Xianle and Yapping, 2003) ไต้หวัน (Chiu et al., 1996) ญี่ปุ่น (Sano and Fukuda, 1987) อินโดนีเซีย (Supriyadi and Rukyani, 1996) ศรีลังกา (Wijegoonawardena and Siriwardena, 1996) ฟิลิปปินส์ (Cruz-Lacierda et al., 1996) อินเดีย (Pathak et al., 1996) จึงมีความพยายามควบคุมการแพร่ระบาดของเชื้อดังกล่าวหลายวิธีเช่น การจัดการคุณภาพน้ำด้วยกระบวนการทางเคมี ฟิสิกส์ และ ชีวภาพ การกระตุ้นให้กุ้งเร่งสร้างภูมิคุ้มกันด้วยสารเคมี รวมทั้งการใช้ยาปฏิชีวนะ (Schmieszko, 1974)

การใช้ยาปฏิชีวนะเป็นวิธีหนึ่งที่เกษตรกรนิยมนำมาใช้แก้ปัญหาการติดเชื้อของกุ้ง เพราะสามารถดำเนินการในทางปฏิบัติได้ง่ายและให้ผลเป็นที่น่าพอใจในระยะสั้น ในทางปฏิบัติมักดำเนินการโดยนำมากลุกกับอาหารอัดเม็ดแล้วหว่านให้กุ้งกิน อย่างไรก็ตามการใช้ยาปฏิชีวนะเพื่อแก้ปัญหาการติดเชื้อของกุ้งด้วยวิธีการที่ไม่เหมาะสมอาจจะเกิดปัญหาอื่นตามมาอีกหลายด้านเช่น อาจทำให้ผู้บริโภคคือยาเพราะได้รับสารตกค้างในเนื้อเยื่อของกุ้ง นอกจากนั้นยาที่ละลายอยู่ในน้ำหรือดินจากบ่อเลี้ยงอาจแพร่กระจายออกสู่ภายนอกและส่งผลกระทบต่อระบบนิเวศโดยรวม

ยาปฏิชีวนะหลากหลายชนิดที่ถูกนำมาใช้ทั้งเพื่อการป้องกันและรักษาเช่น ในโตรฟูแรน (nitrofurans) ฟูราโซลิโดน (furazolidone) คลอแรมฟินิคอล (chloramphenicol) ออกโซลินิกแอซิด (oxolinic acid) นอร์ฟลอกซาซิน (norfloxacin) นาลิดิซิกแอซิด (nalidixic acid) เอ็นโรฟลอกซาซิน (enrofloxacin) ซาราฟลอกซาซิน (sarafloxacin) ซัลฟานาไมด์ (sulfanamides) ไตรเมทโทพริม (trimetoprim) และออกซีเตตราซัยคลิน (oxytetracycline)(Gräslund and Bengtsson, 2001; Holmström et al., 2001)

ตารางที่ 1 ผลผลิตกุ้งทั้งหมดและปริมาณกุ้งขาวแวนนาไมทั้งหมดในทวีปเอเชีย

ประเทศ	ปริมาณผลผลิตกุ้งทั้งหมด	ปริมาณผลผลิตกุ้งทั้งหมด	ปริมาณผลผลิตกุ้งขาว	ปริมาณผลผลิตกุ้งขาว	เปอร์เซ็นต์ปริมาณผลผลิตกุ้งขาว	เปอร์เซ็นต์ปริมาณผลผลิตกุ้งขาว
	ในปี 2002 (ตัน)	ในปี 2003 (ตัน)	แวนนาไม ปี 2002 (ตัน)	แวนนาไม ปี 2003 (ตัน)	ปี 2002	ปี 2003
จีน	415,000	420,000	272,980	300,000	66	71
ไต้หวัน	18,378	19,000	7,667	8,000	42	42
ไทย	260,000	300,000	10,000	120,000	4	40
เวียดนาม	180,000	205,000	10,000	30,000	6	15
ฟิลิปปินส์	36,000	38,000	3,425	5,000	10	13
อินโดนีเซีย	100,000	130,000	10,000	30,000	10	23
มาเลเซีย	23,200	27,000	1,200	3,600	5	13
อินเดีย	145,000	150,000	350	1,000	0	1
ศรีลังกา	3,368	3,400	0	0	0	0
Pacific Islands	2,200	2,200	0	0	0	0
รวม	1,183,146	1,294,600	315,622	497,600	27	38

ที่มา: Funge-Smith และ Briggs (2003)

ออกซีเตตราซัยคลิน (oxytetracycline) เป็นยาปฏิชีวนะชนิดหนึ่งที่เกษตรกรในหลายประเทศนิยมนำมาใช้แก้ปัญหาคาการติดเชื้อของกุ้งเพราะมีประสิทธิภาพการฆ่าเชื้อแบคทีเรียได้กว้าง ทั้งแกรมบวกและแกรมลบ (Reed et al., 2004) และเป็นยาที่องค์การอาหารและยาญี่ปุ่นและ

สหรัฐอเมริกาอนุญาตให้ใช้รักษาโรคในกิ้งได้ (Sano and Fukada, 1987; Reed et al., 2004) วัตถุประสงค์การใช้ยานอกจากเพื่อรักษาโรคแล้วยังใช้เพื่อป้องกันโรค เกษตรกรบางส่วนใช้เพื่อเร่งการเจริญเติบโตของกิ้ง โดยไม่มีมาตรฐานหรือเกณฑ์ใดๆมากำหนดการใช้ ทำให้ยากต่อการติดตามกิ้งที่จับขาย

จากปริมาณยาที่ตกค้างมากจนเกินกว่าระดับที่ประเทศผู้นำเข้าจะรับได้ พ.ศ. 2533 ประเทศญี่ปุ่นระงับการรับซื้อกิ้งกุลาค่าจากประเทศไทย เพราะพบออกซิเตตราซัยคลิน ตกค้างในเนื้อกิ้งเกิน 0.08 ส่วนในล้านส่วน (พรเลิศและชลอ, 2534) ส่งผลต่อความเชื่อมั่นต่อผลิตภัณฑ์กิ้งกุลาค่าจากประเทศไทยเป็นอย่างมาก

แม้ว่าในปี 2545 รัฐบาลไทยออกพระราชบัญญัติควบคุมการใช้ยาปฏิชีวนะในการเพาะเลี้ยงกิ้งทะเลอย่างเข้มงวด (สำนักงานคณะกรรมการอาหารและยา, 2545) แต่คงไม่อาจปฏิเสธได้ว่ายาปฏิชีวนะยังคงมีบทบาทสำคัญในการเพาะเลี้ยง ดังนั้นความเข้าใจกลไกและอัตราการเปลี่ยนแปลงในอวัยวะสำคัญของกิ้งหลังจากได้รับยาปฏิชีวนะเช่น อัตราการดูดซึม การกระจาย การเปลี่ยนแปลง และ การกำจัด จึงเป็นพื้นฐานสำคัญในกระบวนการจัดการเพื่อให้ผลผลิตกิ้งทะเลมีความปลอดภัย ลดการตกค้าง ตลอดจนปรับปริมาณของยาให้เหมาะสม ซึ่งนำไปสู่การลดต้นทุนการผลิต

การศึกษาเภสัชจลนศาสตร์มี 2 วิธีที่มักศึกษาคือการศึกษาโดยการให้ยาใน hemolymph โดยตรง วัตถุประสงค์หลักคือเพื่อทำความเข้าใจการกระจายยาจาก hemolymph ไปสู่ส่วนต่างๆ โดยเชื่อว่าเลือดคือตัวกลางของการไหลเวียนของยาไปยังส่วนต่างๆของร่างกาย และการให้ยาโดยการกินเพื่อศึกษาการดูดซึมของยาเข้ากระแสเลือด การศึกษาเภสัชจลนศาสตร์ของยาปฏิชีวนะในกิ้งทะเลจึงควรจะทำการศึกษาทั้ง 2 วิธีควบคู่กันไป เพื่อนำข้อมูลไปใช้ให้เกิดประโยชน์สูงสุด แต่ในการศึกษายังมีข้อจำกัดอยู่มากและข้อจำกัดที่สำคัญคือกระบวนการวิเคราะห์ปริมาณยาที่ปริมาณน้อยนั้นทำได้ยาก แต่อย่างไรก็ดีจำเป็นอย่างยิ่งที่ประเทศไทยต้องมีข้อมูลมาใช้เป็นแนวทางการใช้ยาปฏิชีวนะในกิ้งทะเล

วิทยานิพนธ์นี้ได้ทำการศึกษาเกี่ยวกับเภสัชจลนศาสตร์และชีวประโยชน์ของออกซิเตตราซัยคลิน ในกิ้งขาวเวนนาไม เพื่อนำข้อมูลไปเป็นแนวทางในการใช้ยานิดนี้ในกิ้งขาวเวนนาไม เพื่อแก้ปัญหาค่าตกค้างของยาในกิ้ง อีกทั้งเพื่อเพิ่มประสิทธิภาพในการรักษา

## 1.2 วัตถุประสงค์

1.2.1 เพื่อหาสภาวะที่เหมาะสมในการตรวจวัดปริมาณออกซิเตตราซัยคลินใน hemolymph,

- digestive gland, กล้ามเนื้อ และอาหาร ของกึ่งขาแวนนานาไมโดยเทคนิค HPLC
- 1.2.2 ศึกษาวิธีการสกัดออกซีเตตราซัยคลินจาก hemolymph, digestive gland, กล้ามเนื้อและอาหารของกึ่งขาแวนนานาไม
  - 1.2.3 เพื่อ validation วิธีการสกัดออกซีเตตราซัยคลินจาก hemolymph, digestive gland, กล้ามเนื้อ และอาหารกึ่งขาแวนนานาไม
  - 1.2.4 ศึกษาเภสัชจลนศาสตร์ของยาออกซีเตตราซัยคลิน โดยการฉีดเข้าแองเงเลือดโดยตรงและการป้อนยาผสมอาหารให้กิน
  - 1.2.5 ศึกษาเภสัชจลนศาสตร์ของยาออกซีเตตราซัยคลิน ใน hemolymph, digestive gland และกล้ามเนื้อ หลังยาเข้า hemolymph โดยการฉีดเข้าแองเงเลือด
  - 1.4.6 สร้างแบบจำลองทางเภสัชจลนศาสตร์ของการไหลเวียนยาในตัวกึ่งหลังจากฉีดเข้าแองเงเลือดโดยตรงและการป้อนยาผสมอาหารให้กิน
  - 1.2.7 ศึกษาการจับตัวของยากับ โปรตีนในเลือด