

การศึกษาปัจจัยที่เกี่ยวข้องกับโรคซี้ขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและ
ประจวบคีรีขันธ์

Study related factors of white feces disease in Pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*) farming in Phetchaburi and Prachuapkhirikhan Province

บทที่ 1 บทนำ

หลังจากที่กรมประมงอนุญาตให้มีการนำเข้าพ่อแม่พันธุ์กุ้งขาวแวนนาไม (*Litopenaeus vannamei*) ที่ปลอดเชื้อเข้ามาทดลองเลี้ยงในประเทศไทยตั้งแต่ปี พ.ศ. 2545 ซึ่งเป็นช่วงเวลาเดียวกับการเลี้ยงกุ้งกุลาดำ (*Penaeus monodon*) กำลังประสบปัญหาการเจริญเติบโตช้าทำให้มีผลผลิตต่ำกว่าเป้าหมาย ในขณะที่การทดลองเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมได้ผลดีเป็นกุ้งที่เลี้ยงง่ายกว่ากุ้งกุลาดำ และมีการเจริญเติบโตอย่างรวดเร็ว เนื่องจากพ่อแม่พันธุ์ได้รับการพัฒนาสายพันธุ์มาเป็นอย่างดี (ชลอ และพรเลิศ, 2547) ทำให้เกษตรกรส่วนใหญ่เปลี่ยนมาเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมมากกว่าร้อยละ 90 ของการเลี้ยงกุ้งในประเทศไทย ทำให้มีผลผลิตส่งออกไปแข่งขันกับต่างประเทศมากขึ้น ซึ่งในปัจจุบันการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมกำลังประสบปัญหาการเกิดโรคซี้ขาว (White Feces Disease) ในหลายพื้นที่ของการเลี้ยงในประเทศไทย ส่งผลต่อผลผลิตที่ออกจากฟาร์มเลี้ยง เนื่องจากกุ้งที่เป็นโรคนี้อาจพบว่ามีตัวกุ้งหลวมขนาดไม่สม่ำเสมอหรือกรอบแกรบ และทยอยตายเรื่อยๆ ส่งผลให้เกษตรกรจะต้องจับกุ้งก่อนกำหนด ทำให้ได้ผลผลิตต่ำกว่าเป้าหมาย และอัตราการแลกเนื้อสูงมาก ส่วนกุ้งที่เหลืออยู่ในบ่อที่มีแสดงอาการของโรคก็จะเจริญเติบโตช้า ทำให้เพิ่มต้นทุนในการเลี้ยงให้แก่เกษตรกร มีการศึกษาการเกิดโรคซี้ขาวในกุ้งกุลาดำ ซึ่งพบว่าเกิดจากกลุ่มโพรโตซัวกริการิน (*Gregarina* sp.) ทำให้เกิดการอักเสบของลำไส้กุ้ง (รัตติยากร, 2549) แต่ไม่ก่อให้เกิดความเสียหายรุนแรงเท่ากับการเกิดโรคซี้ขาวในการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมอย่างในปัจจุบันนี้ ซึ่งประเทศไทยเริ่มพบการเกิดโรคซี้ขาวตั้งแต่ต้นปี 2553 และแพร่กระจายไปในหลายพื้นที่ อีกทั้งเพิ่มความรุนแรงของการเกิดโรคขึ้นด้วย โดยในบ่อที่มีกุ้งป่วยดังกล่าวจะพบซี้ขาวลอยบริเวณผิวน้ำกุ้งจะเริ่มมีอาการอ่อนแอ พบการลอกหลุดของผนังลำไส้กุ้งและมีอาการซี้ขาว กุ้งบางตัวจะไม่กินอาหาร ตัวหลวมและตายในที่สุด สาเหตุการเกิดโรคซี้ขาวยังไม่เป็นที่ทราบแน่ชัดว่าเกิดจากสาเหตุใดหรือมีปัจจัยใดบ้างที่เกี่ยวข้อง สภาวะแวดล้อมหรือสิ่งแวดล้อมในบ่อเลี้ยง ซึ่งมีรายงานการเกิดโรคซี้ขาวจากการติดเชื้อแบคทีเรียกลุ่ม *Vibrio* spp.) และบางส่วนเกิดจากการติดเชื้อโพรโตซัวกลุ่มกริการิน (*Gregarina* sp.) เหมือนเช่นที่พบในการเกิดโรคในกุ้งกุลาดำ

การศึกษาในครั้งนี้จึงจำเป็นต้องอย่างยิ่งที่จะศึกษาหาสาเหตุการเกิดโรคซี้ขาว รวมทั้งปัจจัยต่างๆ ที่มีผลต่อการเกิดโรคในการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่เลี้ยงในจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์ เนื่องจากเป็นพื้นที่ที่มีการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในหลายอำเภอ ซึ่งในปัจจุบันกำลังประสบปัญหาการเกิดโรคซี้ขาวเช่นเดียวกันกับพื้นที่เลี้ยงต่างๆ ในประเทศไทย การศึกษาในครั้งนี้จะใช้เป็นแนวทางการจัดการแก้ไขปัญหาการเกิดโรคซี้ขาว ลดความเสี่ยงและความเสียหายให้แก่เกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้ง

คำสำคัญ : กุ้งขาวแวนนาไม โรคซี้ขาว

วัตถุประสงค์การวิจัย

1. เพื่อศึกษาสาเหตุการเกิดโรคขี้ขาว (White Feces Disease) ในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมที่เลี้ยงในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและจังหวัดประจวบคีรีขันธ์
2. เพื่อศึกษาปัจจัยต่างๆ รวมทั้งสภาวะแวดล้อมที่เกี่ยวข้องกับการเกิดโรคขี้ขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในห้องปฏิบัติการและในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์

ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

1. ทราบถึงสาเหตุการเกิดโรคขี้ขาว (White Feces Disease) ในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมที่เลี้ยงในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและจังหวัดประจวบคีรีขันธ์
2. ทราบถึงปัจจัยต่างๆ รวมทั้งสภาวะแวดล้อมที่เกี่ยวข้องกับการเกิดโรคขี้ขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในห้องปฏิบัติการและในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์

บทที่ 2 การทบทวนวรรณกรรม

1. กุ้งขาวแวนนาไม

กุ้งขาวแวนนาไมหรือกุ้งขาวแปซิฟิก (Pacific white shrimp) ถูกค้นพบโดย Boone ในปี ค.ศ.1931 มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Litopenaeus vannamei* ชื่อสามัญที่ FAO รับรองและใช้เรียกกันทั่วโลกคือ whiteleg shrimp กุ้งขาวแวนนาไมเป็นกุ้งทะเลที่พบทั่วไปบริเวณชายฝั่งแปซิฟิกตะวันออกจากตอนเหนือของประเทศเม็กซิโก จนถึงตอนเหนือของประเทศเปรู มีการเลี้ยงกันมากในประเทศแถบอเมริกากลางและอเมริกาใต้ ได้แก่ เอกวาดอร์ เม็กซิโก เปรู ปานามา ฮอนดูรัส โคลอมเบีย และบราซิล (Dore and Frimodt, 1987; Tseng, 1987; Rosenbery, 1998; Cuzonet *al.*, 2004)

กุ้งขาวแวนนาไมสามารถกินได้ทั้งพืช ที่อยู่บริเวณกลางน้ำ พื้นท้องน้ำหรือสัตว์หน้าดินและซากสิ่งมีชีวิตได้ จะว่ายน้ำเข้าจับอาหารกึ่งจมกึ่งลอยทั้งพืชและสัตว์บริเวณกลางน้ำ ส่วนกรณีน้ำตื้นจะหากินกึ่งว่ายน้ำกึ่งคลาน เคลื่อนไหวอย่างรวดเร็วตามพื้นบ่อ กุ้งชนิดนี้กินอาหารมาก จะกินสาหร่ายหรือสิ่งอื่นๆ ถ้าอาหารไม่พอ (Wassenberg and Hill, 1987) สำหรับการให้อาหารในระหว่างการเลี้ยง ใช้อาหารสำเร็จรูป ตามอัตราการเจริญเติบโตและน้ำหนักตัวของกุ้งที่เพิ่มขึ้น และได้อาหารเสริมจากธรรมชาติ คือ แพลงก์ตอนสัตว์ เช่น โคพีพอด(copepod) โพลีคีท (polychaete) แอมฟิพอด (amphipods) และหอย (mollusks) กุ้งขาวแวนนาไมเคลื่อนที่อยู่ตลอดเวลาจึงต้องการออกซิเจนในการดำรงชีวิตสูงกว่ากุ้งกุลาดำ ระบบการให้อากาศในการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมจึงต้องเพียงพอต่อความต้องการ (Wybanet *al.*, 1995; Martinez-Cordova *et al.* , 1998)

ประเทศเอกวาดอร์เป็นประเทศที่เลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมมาก นอกจากนี้ยังมีอีกหลายประเทศที่เลี้ยงกุ้งชนิดนี้ ได้แก่ คือประเทศเม็กซิโก บราซิล โคลอมเบีย เปรู เวเนซุเอลา เบลีซ คอสตาริกา กัวเตมาลา ฮอนดูรัส ปานามา สหรัฐอเมริกา สาธารณรัฐโดมินิกัน เปอร์โตริโก นอกจากนี้ยังมีการเลี้ยงในประเทศไต้หวัน และจีน ซึ่งเลี้ยงมากในเขตไฮหนาน ฉางไห่ กวงสีและเจียงซู ตั้งแต่ปี พ.ศ. 2543 และมีการแพร่กระจายไปสู่เขตอื่นๆ โดยใช้พ่อแม่พันธุ์ปลอดเชื้อจากประเทศสหรัฐอเมริกา (ภิญโญ, 2545) การเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมมีทั้งการเลี้ยงระบบแบบดั้งเดิม (extensive) แบบไม่หนาแน่น (semi-intensive) และแบบหนาแน่น (intensive) สามารถเลี้ยงได้ 2-3 รอบต่อปี (Lee and Wickins, 1992) โดยที่ใช้เวลาในการเลี้ยงแต่ละรุ่นประมาณ 67-167 วัน Burfordet *al.* (2003) กล่าวว่า การเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมด้วยความหนาแน่นสูงแต่มีการเปลี่ยนถ่ายน้ำน้อย จะมีการเกิด floc จำนวนมากซึ่งประกอบด้วยแบคทีเรียและแพลงก์ตอนพืชจำนวนมาก และเป็นแหล่งอาหารของกุ้งได้

2. ระบบการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในประเทศไทย

ชลอ และพรเลิศ (2547) ได้แบ่งรูปแบบการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมโดยแบ่งด้วยความเค็มของน้ำ เป็น 2 ระบบ คือ

1. การเลี้ยงกุ้งขาวด้วยน้ำความเค็มปกติในพื้นที่ริมชายฝั่งทะเล โดยเฉพาะทางภาคใต้ คือ น้ำที่มีความเค็ม 10 พีพีทีขึ้นไปในพื้นที่ริมชายฝั่งทะเล โดยเฉพาะการเลี้ยงทางภาคใต้ส่วนใหญ่จะมีการปล่อยลูกกุ้งอย่างหนาแน่นมากกว่า 120,000 ตัวต่อไร่ผลผลิตประมาณ 2 ตันต่อไร่อัตรารอดประมาณ 80 เปอร์เซ็นต์เพราะฉะนั้นกระแสการผลิตของกุ้งขาวที่ออกมามากในช่วงกลางปีพ.ศ. 2546 โดยเฉพาะการเลี้ยงทางภาคใต้โดยใช้น้ำความเค็มปกติทำให้ในหลายจังหวัดทางภาคใต้ซึ่งไม่เคยเลี้ยงกุ้งขาวมาก่อนหันมาเลี้ยงกุ้งขาวมากขึ้นมีผลผลิตสูงประมาณ 3-4 ตันต่อไร่โดยมีการปล่อยลูกกุ้งอย่างหนาแน่นมากกว่า 150,000 ตัวต่อไร่การเลี้ยงด้วยน้ำความเค็มปกติจะได้ผลดีกว่าน้ำความเค็มต่ำเนื่องจากการถ่ายน้ำในปริมาณที่มากในช่วงท้ายๆของการเลี้ยง

2. การเลี้ยงกุ้งขาวด้วยน้ำความเค็มต่ำเป็นการเลี้ยงในเขตพื้นที่น้ำจืด เช่น พื้นที่ทางภาคกลาง ใช้น้ำความเค็มต่ำมากจนเกือบจะเป็นระดับที่ถือว่าเป็นน้ำจืด โดยทั่วไปเกษตรกรจะใช้น้ำความเค็มสูงจากนาเกลือที่มีความเค็มประมาณ 100-200 พีพีที มาเติมในน้ำจืดเพื่อให้ได้ความเค็มประมาณ 3-4 พีพีที และมีการกันคอกในบ่อเลี้ยงโดยใช้ผ้าพลาสติกพื้นที่ประมาณ 15 ตารางเมตร หรืออาจจะใหญ่กว่านี้ ตามความเหมาะสมของอัตราความหนาแน่นของลูกกุ้ง ความลึกประมาณ 80 เซนติเมตร แล้วเติมน้ำจากนาเกลือจมน้ำในคอกพลาสติกมีความเค็มประมาณ 8-10 พีพีที หลังจากนั้นก็จะใช้ลูกกุ้งซึ่งปรับลดความเค็มจากโรงเพาะฟักมาแล้วโดยปล่อยลูกกุ้งขาวระยะโพสลาาร์วา 10-12 (พี 10 -12) ลงในคอกและอนุบาลประมาณ 3-4 วัน ก่อนที่จะเปิดคอกให้ลูกกุ้งกระจายทั่วบ่อ ส่วนอีกวิธีหนึ่งเกษตรกรจะไม่ทำคอกแต่จะเตรียมน้ำความเค็มประมาณ 3-5 พีพีที ทั้งบ่อแล้วให้ทางโรงเพาะฟักปรับความเค็มของลูกกุ้งให้ใกล้เคียงกับน้ำในบ่อเลี้ยงที่จะนำลูกกุ้งมาปล่อย แล้วนำลูกกุ้งมาปล่อยโดยตรงในบ่อ ซึ่งการเลี้ยงกุ้งขาวด้วยน้ำความเค็มต่ำ การปล่อยลูกกุ้งในบ่อไม่หนาแน่นมากเมื่อเทียบกับการเลี้ยงด้วยน้ำความเค็มปกติ

3. โรคขี้ขาว

โรคขี้ขาว (White Feces Syndrome) ที่พบในประเทศไทย มีรายงานการตรวจพบโรคชนิดนี้ในกุ้งกุลาดำที่เลี้ยงในพื้นที่ความเค็มต่ำ อาจเกิดจากการอักเสบของลำไส้ ซึ่งไม่มีรายงานการตรวจพบโปรโตซัวกลุ่มกรีกาเรียน (*Gregarina* sp.) ในลำไส้ของกุ้ง ซึ่งช่วงเวลาดังกล่าวโรคขี้ขาวไม่ได้สร้างความเสียหายที่รุนแรงกับกุ้งกุลาดำ ซึ่งแตกต่างกับปัจจุบันนี้ที่พบว่าการเกิดโรคขี้ขาวที่ในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมนั้น สร้างความเสียหายให้กับเกษตรกรเป็นอย่างมาก ชลอ(2543) รายงานสาเหตุการเกิดขี้ขาวไว้ว่า ส่วนหนึ่งอาจเกิดจากการที่กุ้งกินอาหารที่มีไขมันมากเกินไป เมื่อถ่ายออกมาจะมีขี้เป็นสีขาว อันเนื่องจากมีก้อนไขมันอยู่เป็นจำนวนมาก กุ้งที่เป็นขี้ขาวเป็นกุ้งที่มีความผิดปกติของระบบทางเดินอาหาร อาจมีการอักเสบของลำไส้เนื่องจากการติดเชื้อหรืออาจมีสารพิษบริเวณลำไส้ การติดเชื้อในทางเดินอาหารทำให้เกิดปัญหาเกี่ยวกับการย่อยและการดูดซึมอาหารไปใช้ประโยชน์ อีกสาเหตุหนึ่งอาจมาจากเชื้อโรค ได้แก่ โรคที่เกิดจากโปรโตซัวบางชนิด เช่น กรีกาเรียน(*Gregarina* sp.) หรือแบคทีเรีย ซึ่งเชื้อแบคทีเรีย จะมีผลทำให้ลำไส้ตอนบนของกุ้งอักเสบกุ้งที่ป่วยจะมีอาการดังนี้คือ กุ้งจะกินอาหารลดลง ตัว

ผอม อ่อนแอ จะสังเกตเห็นขึ้นเป็นเส้นสีขาวลอยอยู่ในบ่อเลี้ยง ถ้าเป็นรุนแรงจะไม่กินอาหาร การเกิดอาการขึ้นขาวมักมีความสัมพันธ์กับสภาพพื้นบ่อที่ไม่ดี อาจจะเป็นเนื่องมาจากการเตรียมบ่อที่ไม่เหมาะสม หรือการจัดการระหว่างการเลี้ยงไม่ดีพอ

รัตติยากร (2549) ศึกษาหาสาเหตุการเกิดอาการขึ้นขาวในกุ้งกุลาดำที่เลี้ยงด้วยน้ำความเค็มต่ำ พบการติดเชื้อแบคทีเรียในสกุล *Vibrio* โดยพบเชื้อ *V. parahaemolyticus* มากที่สุด ตามด้วยเชื้อ *V. fluvialis*, *V. alginolyticus*, *V. mimicus* และ *V. cholerae* (non 01) ตามลำดับ พบปรสิตภายนอก 1 ชนิดคือ *Zoothamnium* sp. พบที่ผิวตัวกุ้ง และพบปรสิตภายใน 1 ชนิด ได้แก่ *Gregarina* sp. ในลำไส้ของกุ้ง และจากการศึกษาสภาวะการเกิดโรคโดยการฉีดกลับเชื้อแบคทีเรียที่แยกได้จากกุ้งที่มีอาการขึ้นขาวด้วยน้ำความเค็มต่ำ พบว่า เชื้อ *V. parahaemolyticus*, *V. fluvialis* และ *V. alginolyticus* มีผลทำให้กุ้งมีอาการขึ้นขาว สอดคล้องกับการศึกษาของปิยนุช (2550) ได้ศึกษาโรคสำคัญในการเลี้ยงกุ้งขาวแปซิฟิกในประเทศไทย พบว่า ลักษณะอาการภายนอกของกุ้งที่เป็นขึ้นขาวมีลักษณะตัวหลวมลำตัวสกปรก กินอาหารลดลงและขึ้นของกุ้งที่ลอยบริเวณผิวน้ำในบ่อเลี้ยงมีลักษณะเป็นสีขาวซึ่งเป็นส่วนของผนังลำไส้ กุ้งที่หลุดลอกออกมา และทำการแยกเชื้อแบคทีเรียจากน้ำเลือดของกุ้งพบแบคทีเรียในกลุ่ม *Vibrio* ได้แก่ *V. cholerae* (non-01) และ *V. fluvialis*

4. แบคทีเรียสกุลวิบริโอ (*Vibrio* spp.)

แบคทีเรียกลุ่มนี้มีความสำคัญในการก่อโรคสัตว์น้ำเป็นอันดับหนึ่ง แบคทีเรียกลุ่มวิบริโอมักพบปนเปื้อนอยู่ในสัตว์ทะเล เช่น กุ้ง หอย ปู และปลา เป็นต้น นอกจากนั้นยังเป็นสาเหตุในการก่อโรควิบริโอซิส (vibriosis) ในกุ้ง ปลา หอย และปูที่เพาะในฟาร์ม แบคทีเรียสกุลวิบริโอ (*Vibrio* spp.) เป็นแบคทีเรียแกรมลบ จัดอยู่ในกลุ่ม facultative anaerobic อยู่ในวงศ์ Vibrionaceae รูปร่างเป็นแท่งโค้งงอ (curved rods) หรือตรง มีขนาดความกว้าง 0.5-0.8 ไมโครเมตร ยาว 1.4-2.6 ไมโครเมตร (Inglis et al., 1993) ใช้แฟลกเจลลาในการเคลื่อนที่ในอาหารเหลว (liquid media) ใช้ monotrichous flagella ในการเคลื่อนที่เมื่อเจริญในอาหารแข็ง (solid media) สร้าง lateral flagella จำนวนมาก ไม่สร้าง endospore หรือ microcyst ออหนุมิตีที่เหมาะสมในการเจริญเติบโต คือ 18-37 องศาเซลเซียส เป็นแบคทีเรียที่ฉวยโอกาส (opportunistic bacteria หรือ facultative pathogen) คือเมื่อร่างกายของสัตว์อ่อนแอจากความเครียดจะเข้าทำอันตรายได้ทำให้เกิดโรคแบบ secondary infection (ลีลาและคณะ, 2540; Austin and Austin, 1987) สามารถเจริญได้ดีบนอาหารเลี้ยงเชื้อทั่วไปที่มีการเติมเกลือ 1.5-3.5 เปอร์เซ็นต์ อาหารเลี้ยงเชื้อที่จำเพาะต่อแบคทีเรียสกุลนี้ (selective media) คือ Thiosulfate Citrate Bile Salts Sucrose (TCBS) agar หรือ Bromthymol Blue Salt Teepol (BTBST) เมื่อเจริญจะให้โคโลนีสีเขียวหรือเหลืองขนาดปานกลาง-ใหญ่ ขึ้นอยู่กับความสามารถในการใช้น้ำตาลซูโครสของแต่ละสายพันธุ์ (Cowan, 1975)

ปัญหาของการเกิดโรคจากแบคทีเรียส่วนใหญ่มาจากการจัดการระหว่างการเลี้ยง สามารถแก้ไขได้โดยการปรับปรุงสิ่งแวดล้อมทั้งภายในและนอกบ่อ ส่วนใหญ่แล้วเกิดจากการเลือกพื้นที่ไม่เหมาะสม ปล่อยุ้งหนาแน่น ให้อาหารมากเกินไป ขาดการดูแลคุณสมบัติน้ำและสุขภาพกุ้ง โรคแบคทีเรียที่พบในกุ้งมักจะมีสาเหตุมาจากเชื้อ *Vibrio* ได้แก่ *V. harveyi*, *V. penaeicida*, *V. parahaemolyticus* และ *V. vulnificus* โดยความรุนแรงของเชื้อแบคทีเรียจะขึ้นอยู่กับสายพันธุ์และลักษณะของเชื้อนั้นๆ รวมถึงความทนต่อความเค็ม เชื้อ *Vibrio* สามารถพบได้ทั่วไปในแหล่งน้ำเค็มและน้ำกร่อย เป็นสาเหตุของโรคกุ้งเกือบทุกชนิดที่พบในประเทศไทย *Vibrio* เป็นแบคทีเรียในกลุ่ม microflora พบได้ทั่วไปในธรรมชาติและบ่อเลี้ยงกุ้ง เป็นแบคทีเรียพวกฉวยโอกาส (opportunistic microorganism) จะฉวยโอกาสทันทีเมื่อกุ้งอ่อนแอทำให้กุ้งเป็นโรคและอาจพบร่วมกับเชื้อโรคชนิดอื่นๆ แต่บางครั้งก็เป็นสาเหตุของโรคเอง

5. กรีกาเรียน (*Gregarina*)

กรีกาเรียน เป็นปรสิตกลุ่มโพรโตซัว ใน Class Gregarineae มีหลาย Order และหลายชนิด (บพิธและนันทพร, 2546) แต่เรียกรวมกันว่า กรีกาเรียน ส่วนใหญ่จะพบที่ทางเดินอาหารของแมลงและครึ่งเตีเลียน โดยเป็นปรสิตภายในช่องตัวของเจ้าบ้าน รูปร่างของกรีกาเรียนมีหลายระยะ ส่วนหนึ่งของวงจรชีวิตจะมีรูปร่างประกอบด้วยสองส่วน ส่วนหัวเรียกว่า protomerite ปลายด้านหน้าเรียกว่า epimerite และส่วนหลังเรียก deutomerite มีนิวเคลียสขนาดใหญ่อยู่ตรงกลางเซลล์ (ประไพสิริ, 2546) ขนาดของกรีกาเรียนมีขนาดเล็กมากต้องใช้กล้องจุลทรรศน์กำลังขยายสูงส่องดู ไปจนถึงขนาดใหญ่ ประมาณ 10 มิลลิเมตรที่สามารถมองเห็นได้ด้วยตาเปล่า การสืบพันธุ์ของกรีกาเรียนมี 2 แบบ คือ การสืบพันธุ์แบบไม่มีเพศ โดยการแบ่งตัวออกเป็น 2 ส่วน ซ้ำกันหลายครั้งหรือโดยการแตกหน่อ และการสืบพันธุ์แบบมีเพศ โดยเมื่อ sporadin มาต่อกันแล้วก็จะสร้าง cyst หรือ gametocyst มาหุ้ม sporadin ไว้ และแต่ละตัวก็จะสร้าง gamete จำนวนมาก หลังจากนั้น gamete จะจับกันเป็นคู่ ๆ แล้วเกิดเป็น zygote (Lom and Dykova, 1992)

รูปร่างของกรีกาเรียนโตเต็มวัยที่พบในลำไส้กุ้งจะพบแบบตัวเดี่ยว แบบสองตัวเรียงกัน แบบสามแฉกหรือต่อกันสามสี่ส่วนแบบเส้นตรง และอื่นๆ ลักษณะแบบ 3 แฉก หรือ มีหลายส่วนเรียงกัน พบในกรีกาเรียน *Nematopsis legeri* ที่เป็นตัวโตเต็มวัยในทางเดินอาหารปู (ปภาศิริ, 2538) วงจรชีวิตและการสืบพันธุ์ เมื่อหลุดออกจาก gametocyte จะเรียกว่า oocyte หลังจากนั้นจะเข้าสู่ระยะ sporozoite ซึ่งระยะนี้จะเข้าสู่เซลล์บุผิวในผนังลำไส้ ต่อจากนั้นจะเข้าสู่ระยะ trophozoite และ trophozoite จะออกจากเซลล์บุผิวผนังลำไส้มาเกาะอยู่กับผนังลำไส้และเข้าสู่ระยะ sporadin หรือ gamont ซึ่งจะหลุดจากการเกาะผนังลำไส้มาอยู่ในช่องลำไส้ ต่อจากนั้นจะจับคู่กันโดยต่อกันตามแนวยาวเรียกการอยู่ร่วมกันนี้ว่า

syzygy เมื่อ sporadin ทั้งคู่เจริญเติบโตเต็มที่แล้วก็สร้างเยื่อหุ้ม เรียกว่า gametocyte หุ้มทั้งคู่ไว้ จากนั้นภายใน cyst จะมีการปฏิสนธิกันของ gamete จำนวนมากเกิดเป็นไซโกต(zygote) ซึ่งต่อมากจะมี การพัฒนาและหลุดออกจากตัวเจ้าบ้าน ซึ่งก็จะถูกกินโดยเจ้าบ้านตัวกลาง (intermediate host) (บพิธ, 2546) เช่น โพลีคีต (polychaete worm) ที่อยู่ตามพื้นบ่อกุ้ง (*Polydora cirrhosa*) หรือหอยสองฝา บางชนิด เมื่อเข้าสู่ทางเดินอาหารของเจ้าบ้านตัวกลางกระบวนการสร้างสปอร์ (sporogony) ก็จะเกิด บริเวณเยื่อบุผิวของสิ่งมีชีวิตเหล่านี้ สปอร์โรซิสต์(sporocysts) ที่สร้างขึ้นจะถูกปล่อยออกมาจากหอย และหนอนเหล่านี้พร้อมกับอุจจาระและกึ่งก็จะติดเชื้อโดยการกินอุจจาระที่มีสปอร์เหล่านี้เข้าไปกรีการิน จะเป็นอันตรายกับกุ้งเนื่องจากจะมีส่วนที่เรียก epimerite ยึดเกาะและทำลายผนังลำไส้ทำให้ระบบ ทางเดินอาหารเป็นแผล สามารถพบ trophozoite ของกรีการินตามส่วนต่างๆ ของทางเดินอาหารกุ้ง เช่น midgut anterior midgut caecum ท่อของตับและตับอ่อน กระจายอาหารส่วนท้าย หรือลำไส้ ส่วนต้น ถ้ามีกรีการินเกาะจำนวนมากจะสังเกตเห็น midgut มีสีค่อนข้างเหลือง โดยลักษณะทางพยาธิ สภาพของเนื้อเยื่อในบริเวณที่ติดเชื้อมีอย่างรุนแรงจะพบว่าชั้น midgut mucosa จะหดตัวลง เยื่อบุผิว ของ midgut จะเพิ่มจำนวนผิดปกติ (hyperplasia) ทำให้เกิดลักษณะการยึดตัวของเยื่อบุผิวเป็น villus-like fold เป็นจำนวนมากและเยื่อของ midgut mucosa จะมีลักษณะเป็นรูพรุน

บทที่ 3 วิธีการดำเนินการวิจัย

1. การวางแผนการทดลอง

ผู้วิจัยเก็บตัวอย่างกึ่งป่วยหรือกึ่งที่เป็นโรคช้ำขาวในพื้นที่เลี้ยงกึ่งขาวแวนนาไมในจังหวัดเพชรบุรี และจังหวัดประจวบคีรีขันธ์ โดยเก็บตัวอย่างกึ่งป่วยจากบ่อที่แสดงอาการของการเกิดโรคช้ำขาว นำมาศึกษาต่อในห้องปฏิบัติการ รวมทั้งบันทึกข้อมูล ปัจจัยต่างๆ ที่สำคัญ และสภาวะแวดล้อมของฟาร์มเลี้ยงที่เกิดโรคช้ำขาว เพื่อใช้เป็นข้อมูลในการศึกษาและวิเคราะห์หาสาเหตุการเกิดโรค เก็บตัวอย่างกึ่งป่วยและศึกษาตั้งแต่เดือนตุลาคม พ.ศ. 2555 – กันยายน พ.ศ. 2556 มีรายละเอียดและขั้นตอนการศึกษาดังนี้

โดยแบ่งกลุ่มการเก็บตัวอย่างกึ่งในฟาร์มเลี้ยง ดังนี้

กลุ่มที่ 1 บ่อปกติที่กึ่งไม่เป็นโรคช้ำขาวหรือไม่แสดงอาการใดๆ ที่เกี่ยวกับโรคช้ำขาว

กลุ่มที่ 2 บ่อที่มีอาการของโรคช้ำขาว กึ่งป่วยที่มีอาการลำไส้สีขาว ลำตัวกึ่งพอม ชี้อกเป็นเส้นสีขาวลอยอยู่ที่ผิวหน้าน้ำหรือพบในยออาหาร

เก็บตัวอย่างกึ่งในพื้นที่เลี้ยงกึ่งขาวแวนนาไมในจังหวัดเพชรบุรี โดยเก็บตัวอย่างกึ่งที่นำมาศึกษาในแต่ละช่วงอายุของกึ่งในกลุ่มที่ 1 และกลุ่มที่ 2 ช่วงอายุละ 3 บ่อ บ่อละ 15-20 ตัว โดยเริ่มตั้งแต่กึ่งที่เลี้ยงอายุ 20-30, 31-60, 61-90 และ 91-110 วัน ตามลำดับ และเก็บตัวอย่างกึ่งในพื้นที่เลี้ยงกึ่งขาวแวนนาไมในจังหวัดประจวบคีรีขันธ์ โดยเก็บตัวอย่างกึ่งที่นำมาศึกษาในแต่ละช่วงอายุของกึ่งในกลุ่มที่ 1 และกลุ่มที่ 2 ช่วงอายุละ 4 บ่อ บ่อละ 15-20 ตัว โดยเริ่มตั้งแต่กึ่งที่เลี้ยงอายุ 20-30, 31-60, 61-90, 91-110, 110-120 วัน ตามลำดับ

จากการเก็บตัวอย่างกึ่งในการศึกษารั้งนี้ไม่พบกึ่งบ่อที่มีอาการของโรคช้ำขาว ที่มีกึ่งป่วยมีลำไส้สีปกติหรือมีสีน้ำตาลอ่อน พบเฉพาะบ่อปกติที่กึ่งไม่เป็นโรคช้ำขาวหรือไม่แสดงอาการใดๆ ที่เกี่ยวกับโรคช้ำขาว และบ่อที่มีอาการของโรคช้ำขาว กึ่งป่วยมีลำไส้สีน้ำตาลอ่อนหรือกึ่งป่วยที่มีอาการลำไส้สีขาว ลำตัวกึ่งพอม ชี้อกเป็นเส้นสีขาวลอยอยู่ที่ผิวหน้าน้ำหรือพบในยออาหารเท่านั้น

2. การศึกษาชนิดของปรสิตที่อยู่ในลำไส้กึ่ง

เพื่อศึกษาชนิดของปรสิตภายในลำไส้กึ่ง โดยนำมาส่องดูด้วยกล้องจุลทรรศน์กำลังขยายสูง จำแนกชนิดปรสิตที่พบในตัวอย่างกึ่งที่นำมาศึกษาตามอนุกรมวิธานของ Kudo (1977) โดยจะทำการศึกษาจากทั้ง 2 กลุ่มตัวอย่าง คือ กลุ่มที่ 1 บ่อปกติที่กึ่งไม่เป็นโรคช้ำขาวหรือไม่แสดงอาการใดๆ ที่เกี่ยวกับโรคช้ำขาว กลุ่มที่ 2 บ่อที่มีอาการของโรคช้ำขาว กึ่งป่วยมีลำไส้สีปกติหรือมีสีน้ำตาลอ่อน และกึ่งป่วยมีอาการลำไส้ช้ำขาว

การตรวจวินิจฉัยหาปรสิต โดยวิธีแบบเปียก (wet mount) วางชีกึ่งบนสไลด์แก้วที่สะอาด หรือทำการผ่าหลังกึ่ง นำเอาลำไส้กึ่งมาวางบนสไลด์ ใช้ใบมีดหรือแผ่น cover slide ขูดเอาอุจจาระออกจาก

ลำไส้ หยดน้ำเกลือลงบนอุจจาระ ใช้ใบมีดหรือแผ่น cover slide กดเบาๆ แล้วนำไปตรวจหาปรสิตที่ กำลังขยาย 40x และ 100x ต่อไป

3. การศึกษาชนิดและปริมาณของแบคทีเรียที่พบในกึ่งป่วยหรือกึ่งในบ่อที่มีอาการเป็นโรคช้ำขาว

นำตัวอย่างกึ่งทั้ง 2 กลุ่ม คือ กลุ่มที่ 1 บ่อปกติที่กึ่งไม่เป็นโรคช้ำขาวหรือไม่แสดงอาการใดๆ ที่เกี่ยวกับโรคช้ำขาว และกลุ่มที่ 2 บ่อที่มีอาการของโรคช้ำขาว กึ่งป่วยที่มีอาการลำไส้สีขาว ลำตัวกึ่งพอม ช้ำ กึ่งเป็นเส้นสีขาวลอยอยู่ที่ผิวหน้าน้ำหรือพบในยออาหาร

นำมาแยกเชื้อแบคทีเรียจากตับและตับอ่อน (hepatopancreas) โดยชั่งตับและตับอ่อน 1 กรัม ใส่ในโกร่งบดที่นึ่งฆ่าเชื้อแล้ว เติม 0.85% NaCl 9 ml บดให้ละเอียด (ความเข้มข้นที่ 10^0) แล้วเจือจางแบบ serial ten-fold dilution ด้วย 0.85% NaCl เลือความเข้มข้นที่เหมาะสม 3 ระดับแล้วเปิดระดับ ละ 100 ul ทำการ spread plate ลงบนอาหารเลี้ยงเชื้อ Trypticase Soy Agar (TSA) และ Thiosulphate Citrate Bile Salt Sucrose (TCBS) ที่เติมเกลือแกง (NaCl) 1.5 เปอร์เซ็นต์ บ่มเลี้ยงที่ อุณหภูมิที่ 37 องศาเซลเซียส นาน 24-48 ชั่วโมง

สำหรับตัวอย่างเลือดกึ่งจะใช้ 0.1 ml spread plate บนอาหารเลี้ยงเชื้อ Trypticase Soy Agar (TSA) และ Thiosulphate Citrate Bile Salt Sucrose (TCBS) ที่เติมเกลือแกง (NaCl) 1.5 เปอร์เซ็นต์ นับจำนวนโคโลนีของแบคทีเรียที่เจริญบนอาหารเลี้ยงเชื้อทั้ง 2 ชนิด คำนวณปริมาณ Total viable cells เกลี่ยจากจานอาหาร Trypticase Soy Agar และปริมาณ Total Vibrio จากจานอาหาร TCBS หน่วยเป็น CFU/g ของตับและตับอ่อน และ CFU/ml ของเลือดกึ่ง และคัดเลือก single colony มา streak ซ้ำอีก 2-3 ครั้ง เพื่อให้ได้เชื้อที่บริสุทธิ์ เพื่อทำการทดสอบคุณสมบัติทางชีวเคมีและจำแนกชนิดต่อไป โดยชุดทดสอบสำเร็จรูป API 20 E

4. ศึกษาปัจจัยต่างๆ ที่มีผลต่อการเกิดโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกึ่งขาวแวนนาไม

วัดค่าปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำ อุณหภูมิ พีเอช และความเค็ม ตรวจวัดคุณภาพน้ำด้วย เครื่องวัดคุณภาพน้ำแบบมัลติพารามิเตอร์ รุ่น AL ยี่ห้อ Aqualytic/Germany และใช้ขวดเก็บตัวอย่าง น้ำขนาด 500 มิลลิลิตร เก็บตัวอย่างน้ำบริเวณสะพานเข็ชยอ นำขวดตัวอย่างน้ำแช่ในกล่องโฟมที่มี น้ำแข็งเพื่อควบคุมอุณหภูมิประมาณ 4 องศาเซลเซียส นำมาวิเคราะห์ในห้องปฏิบัติการคณะสัตวศาสตร์ และเทคโนโลยีการเกษตร เพื่อวิเคราะห์คุณสมบัติของน้ำ ได้แก่ ความเป็นต่าง ความกระต่าง แอมโมเนีย ไนโตรเจน ตามวิธีของ Strickland and Parsons (1972) โดยในแต่ละพารามิเตอร์จะวิเคราะห์ซ้ำ 3 ครั้ง

จัดบันทึกข้อมูลต่างๆ ที่เกี่ยวข้องกับการเลี้ยงของกลุ่มตัวอย่างทั้ง 2 กลุ่ม คือ กลุ่มที่ 1 บ่อ ปกติที่กึ่งไม่เป็นโรคช้ำขาวหรือไม่แสดงอาการใดๆ ที่เกี่ยวกับโรคช้ำขาว กลุ่มที่ 2 บ่อที่มีอาการของโรคช้ำ ขาว กึ่งป่วยมีลำไส้สีปกติหรือมีสีน้ำตาลอ่อน กึ่งป่วยมีอาการลำไส้มีช้ำขาว บันทึกข้อมูล เช่น การเตรียม

บ่อ การเตรียมน้ำก่อนปล่อยลูกกุ้ง อัตราการปล่อยลูกกุ้ง การเปลี่ยนถ่ายน้ำในระหว่างการเลี้ยง การให้อาหาร การให้อากาศ การใช้ยาและสารเคมีต่างๆ การให้อาการเสริมหรือโพรไบโอติกต่างๆ เป็นต้น

5. การวิเคราะห์ข้อมูล

รวบรวมข้อมูลชนิดและปรสิตที่พบในตับและตับอ่อน และลำไส้ของกุ้งที่ป่วยหรือมีอาการการเกิดโรคสีขาว การศึกษาชนิดและปริมาณของแบคทีเรียที่พบในกุ้งป่วย ปัจจัยต่างๆ ที่เกี่ยวข้องกับการเกิดโรค โดยเปรียบเทียบระหว่างบ่อปกติที่ไม่มีอาการของโรคสีขาวเปรียบเทียบกับบ่อที่มีอาการของโรคสีขาว วิเคราะห์ความแตกต่างระหว่างการทดสอบความแตกต่างของค่าเฉลี่ย t test ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ด้วยโปรแกรมสำเร็จรูปทางสถิติ (อนันต์ชัย, 2542)

6. ขอบเขตการศึกษาวิจัย

การศึกษสาเหตุการเกิดโรคสีขาว (White Feces Disease) รวมทั้งศึกษาปัจจัยต่างๆ และสภาวะแวดล้อมที่เกี่ยวข้องกับการเกิดโรคสีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมที่เลี้ยงในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและจังหวัดประจวบคีรีขันธ์ ผู้วิจัยจะเก็บตัวอย่างกุ้งที่เป็นโรคสีขาวหรือว่ากุ้งป่วยจากฟาร์มในพื้นที่เลี้ยง รวมทั้งกุ้งปกติ เพื่อหาสาเหตุและวินิจฉัยการเกิดโรคในห้องปฏิบัติการ พร้อมทั้งเก็บข้อมูลเกี่ยวกับการเลี้ยงต่างๆ รวมทั้งสภาวะแวดล้อมที่เกี่ยวข้องในฟาร์มเลี้ยง

7. ระยะเวลาทำการวิจัย

ระยะเวลาการทำการวิจัย 1 ปี 6 เดือน โดยศึกษาในพื้นที่เลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์ ระหว่างเดือนตุลาคม พ.ศ. 2555- เดือนพฤษภาคม พ.ศ. 2557

8. สถานที่ดำเนินการวิจัย ทดลอง และเก็บข้อมูล

- เก็บตัวอย่างกุ้งในพื้นที่เลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์
- ศึกษาชนิดและปริมาณของแบคทีเรียที่พบในกุ้ง ศึกษาชนิดของปรสิตที่อยู่ในลำไส้ การวิเคราะห์คุณภาพน้ำที่สำคัญต่างๆ ณ อาคารปฏิบัติการสัตว์น้ำ ศึกษปฏิบัติการ คณะสัตวศาสตร์และเทคโนโลยีการเกษตร มหาวิทยาลัยศิลปากร วิทยาเขตสารสนเทศเพชรบุรี

บทที่ 4 ผลการวิจัยและวิจารณ์

การศึกษาปัจจัยที่เกี่ยวข้องกับโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์

การศึกษาชนิดของปรสิตที่อยู่ในลำไส้ของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติและบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์

ผู้วิจัยดำเนินการเก็บตัวอย่างกุ้งในบ่อกุ้งที่มีอาการปกติ และในบ่อกุ้งที่แสดงอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรี ในอำเภอเมือง อำเภอท่ายาง และอำเภอบ้านแหลม โดยเก็บตัวอย่างกุ้งในช่วงอายุ 20-30 วัน, 31-60 วัน, 61-90 วัน และ 91-110 วัน ตามลำดับ ช่วงอายุละ 3 บ่อ จากการศึกษาชนิดของปรสิตทั้งภายนอกและปรสิตภายในลำไส้ของกุ้งในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรี พบว่าเมื่อนำเหงือกกุ้งและรยางค์กุ้งในบ่อกุ้งปกติไปส่องดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์กำลังขยายสูงพบว่าที่เหงือกกุ้งและรยางค์มี *Zoothamnium* sp. และ *Acinetasp.* คิดเป็นร้อยละ 50 และร้อยละ 10 ตามลำดับ ส่วนกุ้งที่ไม่พบปรสิต คิดเป็นร้อยละ 40 และไม่พบปรสิตที่อยู่ภายในลำไส้ของกุ้ง นำเหงือกกุ้งและรยางค์กุ้งในบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวไปส่องดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์กำลังขยายสูง พบว่าที่เหงือกกุ้งและรยางค์มี *Zoothamnium* sp. และ *Acinetasp.* คิดเป็นร้อยละ 62 และร้อยละ 7 ตามลำดับ ส่วนกุ้งที่ไม่พบปรสิต คิดเป็นร้อยละ 31 และไม่พบปรสิตที่อยู่ภายในลำไส้ของกุ้ง

จากการศึกษาชนิดของปรสิตทั้งภายนอกและปรสิตภายในลำไส้ของกุ้งในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์ พบว่าเมื่อนำเหงือกกุ้งและรยางค์กุ้งในบ่อกุ้งปกติไปส่องดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์กำลังขยายสูง พบว่าที่เหงือกกุ้งและรยางค์มี *Zoothamnium* sp. คิดเป็นร้อยละ 52 ส่วนกุ้งที่ไม่พบปรสิต คิดเป็นร้อยละ 48 และไม่พบปรสิตที่อยู่ภายในลำไส้ของกุ้งนำเหงือกกุ้งและรยางค์กุ้งในบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวไปส่องดูภายใต้กล้องจุลทรรศน์กำลังขยายสูง พบว่าที่เหงือกกุ้งและรยางค์มี *Zoothamnium* sp. และ *Acinetasp.* คิดเป็นร้อยละ 58 และร้อยละ 10 ตามลำดับ ส่วนกุ้งที่ไม่พบปรสิต คิดเป็นร้อยละ 32 และไม่พบปรสิตที่อยู่ภายในลำไส้ของกุ้ง

จากการศึกษาของชัยวุฒิ (2539) ได้กล่าวว่ากลุ่มโปรโตซัวที่เกาะที่บริเวณซีเหงือกและรยางค์ขาว่ายน้ำและหางของกุ้งกุลาดำ จำแนกชนิดได้ คือ *Zoothamnium* sp. ส่วนปรสิตภายนอกที่บริเวณซีเหงือกของกุ้งแซบวียก็พบปรสิตกลุ่มโปรโตซัวกลุ่ม *Zoothamnium* sp. และพบ *Acinetasp.* ที่บริเวณรยางค์ขาว่ายน้ำ และการศึกษาของ Soomboonet al. (2012) ได้ศึกษาผลของแบคทีเรีย *Vibrio* (Vibrio spp.) ที่มีต่อโรคซีขาวในกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดจันทบุรีทำการตรวจหาปรสิตในตับและตับอ่อนและในลำไส้ของกุ้งที่มีลักษณะอาการซีขาว พบปรสิตภายใน คือเชื้อโปรโตซัวกริการิน (*Gregarinesp*) ที่เป็นปรสิตอยู่ภายในตับและตับอ่อนของกุ้งและพบไมโครสปอริเดียนอีก 1 ชนิด ได้แก่ *Enterocytozoon hepatopenaei* ในตับและตับอ่อนของกุ้งป่วยที่ติดเชื้อโรคซีขาวในพื้นที่อำเภอนายายอาม จังหวัดจันทบุรี

การศึกษาชนิดและปริมาณของแบคทีเรียที่พบในกึ่งขาวแวนนาไมในบ่อกึ่งปกติและบ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกึ่งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์

ผู้วิจัยดำเนินการเก็บตัวอย่างกึ่งในบ่อกึ่งที่มีอาการปกติ และในบ่อกึ่งที่แสดงอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกึ่งจังหวัดเพชรบุรี ในอำเภอเมือง อำเภอท่ายาง และอำเภอบ้านแหลม โดยเก็บตัวอย่างกึ่งในช่วงอายุ 20-30 วัน, 31-60 วัน, 61-90 วัน และ 91-110 วัน ตามลำดับ ช่วงอายุละ 3 บ่อ จากผลการศึกษาปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกึ่งขาวแวนนาไมในบ่อกึ่งปกติ และบ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกึ่งจังหวัดเพชรบุรี ดังแสดงในตารางที่ 1 จากผลการศึกษาพบว่าช่วงอายุกึ่งที่เลี้ยง 20-30 วัน ในบ่อกึ่งที่มีอาการปกติ พบปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดในตับและตับอ่อนมีค่าเท่ากับ $3.58 \pm 0.79 \times 10^7$ cfu/g ในเลือดมีค่าเท่ากับ $3.25 \pm 0.63 \times 10^4$ cfu/ml และในลำไส้มีค่าเท่ากับ $5.06 \pm 0.64 \times 10^6$ cfu/g (ตารางที่ 1) ส่วนในบ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาว พบปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดในตับและตับอ่อนมีค่าเท่ากับ $4.45 \pm 0.78 \times 10^8$ cfu/g ในเลือดมีค่าเท่ากับ $2.45 \pm 0.53 \times 10^5$ cfu/ml และในลำไส้มีค่าเท่ากับ $3.13 \pm 0.63 \times 10^7$ cfu/g (ตารางที่ 1) ซึ่งปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และลำไส้กึ่งในบ่อกึ่งที่มีอาการปกติและบ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกึ่งจังหวัดเพชรบุรีมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตารางที่ 1 ปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกึ่งขาวแวนนาไมในบ่อกึ่งปกติ และบ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกึ่งจังหวัดเพชรบุรี

| ช่วงอายุกึ่งที่เลี้ยง (วัน) | ปริมาณแบคทีเรียรวม (บ่อกึ่งปกติ) | | |
|-----------------------------|---|--------------------------------|--------------------------------|
| | ตับและตับอ่อน (cfu/g) | เลือด (cfu/ml) | ลำไส้ (cfu/g) |
| 20-30 | $3.58 \pm 0.79 \times 10^{7a}$ | $3.25 \pm 0.63 \times 10^{4a}$ | $5.06 \pm 0.64 \times 10^{6a}$ |
| 31-60 | $6.23 \pm 0.57 \times 10^{7a}$ | $3.05 \pm 0.63 \times 10^{4a}$ | $6.44 \pm 0.86 \times 10^{6a}$ |
| 61-90 | $7.42 \pm 0.64 \times 10^{7a}$ | $2.44 \pm 0.72 \times 10^{4a}$ | $5.64 \pm 1.00 \times 10^{6a}$ |
| 91-110 | $6.03 \pm 0.84 \times 10^{7a}$ | $2.37 \pm 0.64 \times 10^{4a}$ | $3.96 \pm 0.68 \times 10^{6a}$ |
| ช่วงอายุกึ่งที่เลี้ยง (วัน) | ปริมาณแบคทีเรียรวม (บ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาว) | | |
| | ตับและตับอ่อน (cfu/g) | เลือด (cfu/ml) | ลำไส้ (cfu/g) |
| 20-30 | $4.45 \pm 0.78 \times 10^{8b}$ | $2.45 \pm 0.53 \times 10^{5b}$ | $3.13 \pm 0.63 \times 10^{7b}$ |
| 31-60 | $5.83 \pm 0.47 \times 10^{8b}$ | $2.47 \pm 0.42 \times 10^{5b}$ | $4.23 \pm 0.59 \times 10^{7b}$ |
| 61-90 | $2.34 \pm 0.75 \times 10^{8b}$ | $2.03 \pm 0.58 \times 10^{5b}$ | $4.05 \pm 0.45 \times 10^{7b}$ |
| 91-110 | $3.63 \pm 0.68 \times 10^{8b}$ | $1.96 \pm 0.87 \times 10^{5b}$ | $3.23 \pm 0.89 \times 10^{7b}$ |

หมายเหตุ: ค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานในแนวตั้งที่กำหนดด้วยตัวอักษรที่ต่างกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

เก็บตัวอย่างกุ้งในบ่อกุ้งที่มีอาการปกติ และในบ่อกุ้งที่แสดงอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้ง จังหวัดประจวบคีรีขันธ์ ในอำเภอกุยบุรี เก็บตัวอย่างกุ้งในช่วงอายุ 20-30 วัน, 31-60 วัน, 61-90 วัน, 91-110 วัน และ 110-120 วัน ตามลำดับ ช่วงอายุละ 4 บ่อ จากผลการศึกษาปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์ ดังแสดงในตารางที่ 2 พบว่าช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง 31-60 วัน ในบ่อกุ้งที่มีอาการปกติ พบปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดในตับและตับอ่อนมีค่าเท่ากับ $2.69 \pm 0.83 \times 10^7$ cfu/g ในเลือดมีค่าเท่ากับ $4.16 \pm 0.57 \times 10^4$ cfu/ml และในลำไส้มีค่าเท่ากับ $4.12 \pm 0.80 \times 10^6$ cfu/g (ตารางที่ 2) และในบ่อกุ้งที่แสดงอาการโรคช้ำขาว พบปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดในตับและตับอ่อนมีค่าเท่ากับ $6.17 \pm 0.74 \times 10^8$ cfu/g ในเลือดพบแบคทีเรียทั้งหมดมีค่าเท่ากับ $1.94 \pm 1.02 \times 10^5$ cfu/ml และในลำไส้มีปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดมีค่าเท่ากับ $5.32 \pm 0.56 \times 10^7$ cfu/g ตามลำดับ (ตารางที่ 2) ซึ่งปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และลำไส้กุ้งในบ่อกุ้งที่มีอาการปกติและบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตารางที่ 2 ปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์

| ปริมาณแบคทีเรียรวม (บ่อกุ้งปกติ) | | | |
|--|--------------------------------|---------------------------------|--------------------------------|
| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | ตับและตับอ่อน (cfu/g) | เลือด (cfu/ml) | ลำไส้ (cfu/g) |
| 20-30 | $3.48 \pm 0.62 \times 10^{7a}$ | $3.45 \pm 0.54 \times 10^{4a}$ | $2.15 \pm 0.58 \times 10^{6a}$ |
| 31-60 | $2.69 \pm 0.83 \times 10^{7a}$ | $4.16 \pm 0.57 \times 10^{4a}$ | $4.12 \pm 0.80 \times 10^{6a}$ |
| 61-90 | $4.12 \pm 0.93 \times 10^{7a}$ | $2.44 \pm 0.55 \times 10^{4a}$ | $3.32 \pm 1.08 \times 10^{6a}$ |
| 91-110 | $6.78 \pm 0.48 \times 10^{7a}$ | $3.55 \pm 0.49 \times 10^{4a}$ | $4.53 \pm 0.48 \times 10^{6a}$ |
| 110-120 | $7.34 \pm 0.67 \times 10^{7a}$ | $5.84 \pm 0.43 \times 10^{4a}$ | $5.76 \pm 1.10 \times 10^{6a}$ |
| ปริมาณแบคทีเรียรวม (บ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาว) | | | |
| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | ตับและตับอ่อน (cfu/g) | เลือด (cfu/ml) | ลำไส้ (cfu/g) |
| 20-30 | $5.73 \pm 0.91 \times 10^{8b}$ | $1.55 \pm 0.412 \times 10^{5b}$ | $3.88 \pm 1.06 \times 10^{7b}$ |
| 31-60 | $6.17 \pm 0.74 \times 10^{8b}$ | $1.94 \pm 1.02 \times 10^{5b}$ | $5.32 \pm 0.56 \times 10^{7b}$ |
| 61-90 | $5.41 \pm 0.53 \times 10^{8b}$ | $1.76 \pm 0.81 \times 10^{5b}$ | $4.88 \pm 1.21 \times 10^{7b}$ |
| 91-110 | $7.47 \pm 0.76 \times 10^{8b}$ | $2.35 \pm 0.56 \times 10^{5b}$ | $5.31 \pm 0.78 \times 10^{7b}$ |
| 110-120 | $8.13 \pm 1.01 \times 10^8$ | $2.67 \pm 0.78 \times 10^{5b}$ | $7.58 \pm 1.14 \times 10^{7b}$ |

หมายเหตุ: ค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานในแนวตั้งที่กำหนดด้วยตัวอักษรที่แตกต่างกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

จากผลการศึกษาปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรี ดังแสดงในตารางที่ 3 จากผลการศึกษาการเก็บตัวอย่างกุ้งในช่วงอายุที่เลี้ยง 20-30 วัน ในบ่อกุ้งปกติ พบปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ในตับและตับอ่อนมีค่าเท่ากับ $3.22 \pm 0.74 \times 10^6$ cfu/g ในเลือดมีค่าเท่ากับ $4.35 \pm 0.63 \times 10^3$ cfu/ml และในลำไส้มีค่าเท่ากับ $4.56 \pm 0.67 \times 10^5$ cfu/g (ตารางที่ 3) ส่วนในบ่อกุ้งที่มีอาการโรคช้ำขาวจากตัวอย่างกุ้งในช่วงอายุที่เลี้ยง 20-30 วัน พบปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ในตับและตับอ่อนมีค่าเท่ากับ $2.64 \pm 0.84 \times 10^7$ cfu/g ในเลือดมีค่าเท่ากับ $2.14 \pm 0.94 \times 10^4$ cfu/ml และในลำไส้มีค่าเท่ากับ $1.79 \pm 0.53 \times 10^6$ cfu/g (ตารางที่ 3) ซึ่งปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และลำไส้กุ้งในบ่อกุ้งที่มีอาการปกติและบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรีมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ตารางที่ 3 ปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรี

| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | ปริมาณแบคทีเรีย <i>Vibrio</i> spp.) (บ่อกุ้งปกติ) | | |
|-----------------------------|---|--------------------------------|--------------------------------|
| | ตับและตับอ่อน (cfu/g) | เลือด (cfu/ml) | ลำไส้ (cfu/g) |
| 20-30 | $3.22 \pm 0.74 \times 10^{6a}$ | $4.35 \pm 0.63 \times 10^{3a}$ | $4.56 \pm 0.67 \times 10^{5a}$ |
| 31-60 | $5.32 \pm 0.52 \times 10^{6a}$ | $5.25 \pm 0.78 \times 10^{3a}$ | $5.21 \pm 0.48 \times 10^{5a}$ |
| 61-90 | $3.89 \pm 0.84 \times 10^{6a}$ | $4.74 \pm 0.62 \times 10^{3a}$ | $4.28 \pm 0.95 \times 10^{5a}$ |
| 91-110 | $4.65 \pm 0.68 \times 10^{6a}$ | $6.85 \pm 0.53 \times 10^{3a}$ | $3.98 \pm 0.93 \times 10^{5a}$ |
| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | ปริมาณแบคทีเรีย <i>Vibrio</i> spp.) (บ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาว) | | |
| | ตับและตับอ่อน (cfu/g) | เลือด (cfu/ml) | ลำไส้ (cfu/g) |
| 20-30 | $2.64 \pm 0.84 \times 10^{7b}$ | $2.14 \pm 0.94 \times 10^{4b}$ | $1.79 \pm 0.53 \times 10^{6b}$ |
| 31-60 | $4.08 \pm 0.64 \times 10^{7b}$ | $2.43 \pm 0.56 \times 10^{4b}$ | $1.83 \pm 0.56 \times 10^{6b}$ |
| 61-90 | $4.48 \pm 0.57 \times 10^{7b}$ | $1.78 \pm 0.63 \times 10^{4b}$ | $1.84 \pm 0.73 \times 10^{6b}$ |
| 91-110 | $3.47 \pm 0.60 \times 10^{7b}$ | $2.52 \pm 0.72 \times 10^{4b}$ | $2.15 \pm 0.64 \times 10^{6b}$ |

หมายเหตุ: ค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานในแนวตั้งที่กำหนดด้วยตัวอักษรที่แตกต่างกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

จากผลการศึกษาปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์ ดังแสดงในตารางที่ 4 ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง 31-60 วัน ในบ่อกุ้งปกติ พบปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ในตับและตับอ่อนมีค่าเท่ากับ $4.49 \pm 0.75 \times 10^6$ cfu/g ในเลือด มีค่าเท่ากับ

$2.16 \pm 0.57 \times 10^3$ cfu/ml และในลำไส้มีค่าเท่ากับ $4.25 \pm 0.80 \times 10^5$ cfu/g (ตารางที่ 4) และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาว พบปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp. ในตับและตับอ่อนมีค่าเท่ากับ $5.08 \pm 1.10 \times 10^7$ cfu/g ในเลือดมีค่าเท่ากับ $3.11 \pm 0.78 \times 10^4$ cfu/ml และในลำไส้มีค่าเท่ากับ $3.69 \pm 0.75 \times 10^6$ cfu/g ตามลำดับ (ตารางที่ 4) ซึ่งปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp. ที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และลำไส้กุ้งในบ่อกุ้งที่มีอาการปกติและบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

Soomboonet *al.* (2012) ได้ศึกษาผลของแบคทีเรีย *Vibrio* spp. ที่มีต่อโรคช้ำขาวในกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดจันทบุรีได้รายงานปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดที่พบในลำไส้ของกุ้งที่มีอาการโรคช้ำขาวมีค่าเท่ากับ $6.136 \pm 4.291 \times 10^7$ cfu/g และพบปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp. ที่พบในลำไส้ของกุ้งมีค่าเท่ากับ $3.508 \pm 0.728 \times 10^7$ cfu/g ซึ่งจากปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดและปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp. มีค่าสอดคล้องกับการศึกษาในครั้งนี้

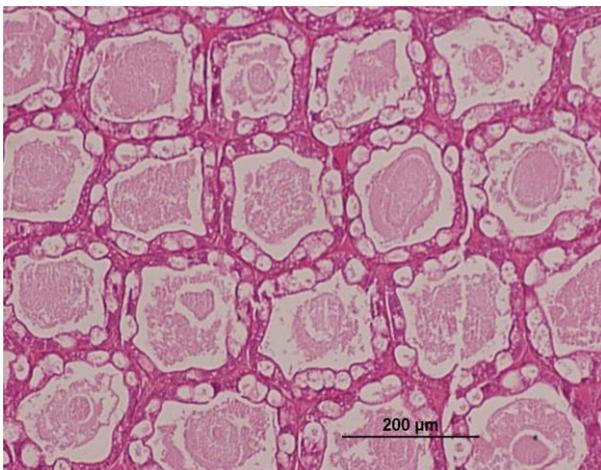
ตารางที่ 4 ปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp. ที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์

| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | ปริมาณแบคทีเรีย <i>Vibrio</i> spp. (บ่อกุ้งปกติ) | | |
|-----------------------------|--|--|--|
| | ตับและตับอ่อน (cfu/g) | เลือด (cfu/ml) | ลำไส้ (cfu/g) |
| 20-30 | $3.54 \pm 0.64 \times 10^6$ ^a | $2.45 \pm 0.54 \times 10^3$ ^a | $3.76 \pm 0.58 \times 10^5$ ^a |
| 31-60 | $4.49 \pm 0.75 \times 10^6$ ^a | $2.16 \pm 0.57 \times 10^3$ ^a | $4.25 \pm 0.80 \times 10^5$ ^a |
| 61-90 | $3.53 \pm 0.63 \times 10^6$ ^a | $2.74 \pm 0.55 \times 10^3$ ^a | $5.32 \pm 1.08 \times 10^5$ ^a |
| 91-110 | $4.13 \pm 0.72 \times 10^6$ ^a | $3.85 \pm 0.49 \times 10^3$ ^a | $5.54 \pm 0.48 \times 10^5$ ^a |
| 110-120 | $5.05 \pm 0.83 \times 10^6$ ^a | $3.44 \pm 0.43 \times 10^3$ ^a | $4.57 \pm 1.10 \times 10^5$ ^a |
| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | ปริมาณแบคทีเรีย <i>Vibrio</i> spp. (บ่อกุ้งที่มีอาการของโรคช้ำขาว) | | |
| | ตับและตับอ่อน (cfu/g) | เลือด (cfu/ml) | ลำไส้ (cfu/g) |
| 20-30 | $4.34 \pm 0.85 \times 10^7$ ^b | $5.18 \pm 0.83 \times 10^4$ ^b | $2.13 \pm 0.70 \times 10^6$ ^b |
| 31-60 | $5.08 \pm 1.10 \times 10^7$ ^b | $3.11 \pm 0.78 \times 10^4$ ^b | $3.69 \pm 0.75 \times 10^6$ ^b |
| 61-90 | $3.65 \pm 0.67 \times 10^7$ ^b | $5.46 \pm 0.85 \times 10^4$ ^b | $5.73 \pm 0.76 \times 10^6$ ^b |
| 91-110 | $6.78 \pm 0.75 \times 10^7$ ^b | $8.50 \pm 0.71 \times 10^4$ ^b | $3.58 \pm 1.20 \times 10^6$ ^b |
| 110-120 | $5.71 \pm 0.79 \times 10^7$ ^b | $7.50 \pm 1.14 \times 10^4$ ^b | $2.31 \pm 0.88 \times 10^6$ ^b |

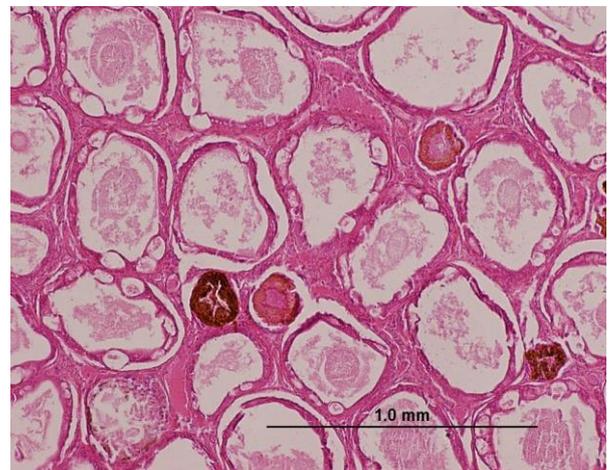
หมายเหตุ: ค่าเฉลี่ย \pm ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานในแนวตั้งที่กำหนดด้วยตัวอักษรที่แตกต่างกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

การศึกษาพยาธิวิทยาของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติและบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์

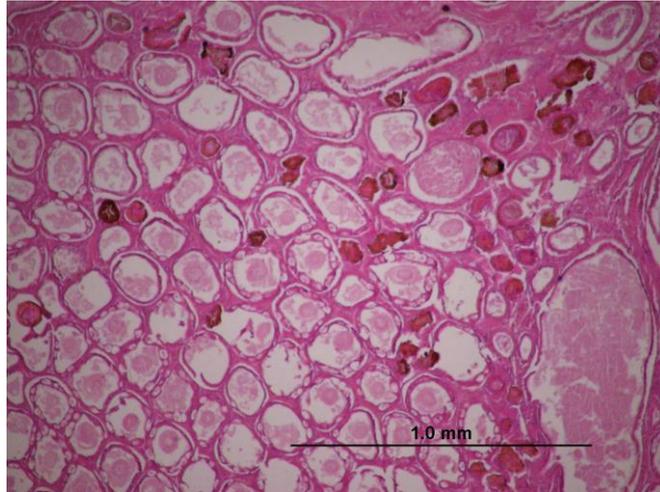
จากการศึกษาทางพยาธิวิทยาของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรี พบลักษณะการติดเชื้อแบคทีเรีย ได้แก่ เซลล์ตับฝ่อและเกิดการอักเสบในตับของกุ้ง พบการสะสมของเม็ดเลือดล้อมรอบบริเวณเซลล์ที่มีการติดเชื้อแบคทีเรีย (nodule formation) ดังแสดงในภาพที่ 1-2 บ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์ พบลักษณะการติดเชื้อแบคทีเรียในตับเช่นเดียวกัน ดังแสดงในภาพที่ 3 จากการศึกษาของ Soomboonet *al.* (2012) ได้ศึกษาผลของแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ที่มีต่อโรคซีขาวในกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดจันทบุรีพบว่าเนื้อเยื่อของกุ้งที่ติดเชื้อแบคทีเรีย พบการลดลงของเซลล์สะสมไขมัน (R-cell) ในตับและตับอ่อน การฝ่อ (atrophic) ของเซลล์ที่ตับจำนวนมาก พบการตายของเซลล์เยื่อหุ้มตับ (necrosis) เป็นผลทำให้โครงสร้างของเซลล์ที่ตับเสียหาย การตอบสนองของเซลล์เม็ดเลือดต่อการติดเชื้อแบคทีเรียบริเวณเนื้อเยื่อที่ติดเชื้อพบการรวมกลุ่มของเม็ดเลือด (haemocytic infiltration) เกิดขบวนการ melanization ควบคู่ไปกับการรวมตัวของเม็ดเลือดในลักษณะ encapsulation และ nodule formation ส่วนพยาธิสภาพในลำไส้ของกุ้งพบเพียงการเสียสภาพและลอกหลุดของเยื่อเซลล์ของผนังลำไส้ของกุ้ง



ภาพที่ 1 แสดงลักษณะเซลล์ของตับและตับอ่อนของกุ้งที่ปกติ (H&E, bar=200μm)



ภาพที่ 2 แสดงลักษณะเซลล์ของตับและตับอ่อนของกุ้งที่มีการอักเสบในตับของกุ้ง มีการสะสมของเม็ดเลือดรอบบริเวณเซลล์ที่มีการติดเชื้อแบคทีเรีย (nodular formation) (H&E, bar=100μm)



ภาพที่ 3 แสดงลักษณะเซลล์ของตบและตบอ่อนของกุ่มที่มีการอักเสบในตบของกุ่ม มีการสะสมของเม็ดเลือดรอบบริเวณเซลล์ที่มีการติดเชื้อแบคทีเรีย (nodular formation) (H&E, bar=100µm)

การศึกษาคุณภาพน้ำที่สำคัญในบ่อกุ่มปกติและบ่อกุ่มที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ่มจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์

ผลการศึกษาคุณภาพน้ำที่สำคัญในบ่อกุ่มปกติและบ่อกุ่มที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ่มจังหวัดเพชรบุรีโดยเก็บตัวอย่างน้ำในฟาร์มที่เลี้ยงกุ่มในช่วงอายุ 20-30 วัน, 31-60 วัน, 61-90 วัน และ 91-110 วัน ตามลำดับ พบว่าค่าเฉลี่ยอุณหภูมิของน้ำ พีเอช ความเค็ม ความเป็นด่าง และความกระด้างระหว่างบ่อกุ่มปกติและบ่อกุ่มที่มีอาการของโรคซีขาวไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ ($P>0.05$) (ตารางที่ 5) ส่วนค่าเฉลี่ยปริมาณแอมโมเนียในบ่อกุ่มปกติที่เลี้ยงในช่วงอายุ 20-30 วัน, 31-60 วัน, 61-90 วัน และ 91-110 วัน มีค่าเฉลี่ย 1.24 ± 0.670 มิลลิกรัมต่อลิตร ส่วนบ่อกุ่มที่มีอาการของโรคซีขาว พบค่าเฉลี่ยปริมาณแอมโมเนียมีค่าเท่ากับ 1.840 ± 0.476 มิลลิกรัมต่อลิตร ซึ่งค่าเฉลี่ยปริมาณแอมโมเนียมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) นอกจากนี้ค่าเฉลี่ยปริมาณไนโตรเจนในบ่อกุ่มปกติที่เลี้ยงในช่วงอายุ 20-30 วัน, 31-60 วัน, 61-90 วัน และ 91-110 วัน มีค่าเฉลี่ย 0.127 ± 0.242 มิลลิกรัมต่อลิตร ส่วนบ่อกุ่มที่มีอาการของโรคซีขาว พบค่าเฉลี่ยปริมาณไนโตรเจนมีค่าเท่ากับ 0.282 ± 0.092 มิลลิกรัมต่อลิตร ซึ่งมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P<0.05$) (ตารางที่ 5)

ผลการศึกษาคุณภาพน้ำที่สำคัญในบ่อกุ่มปกติและบ่อกุ่มที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ่มจังหวัดประจวบคีรีขันธ์โดยเก็บตัวอย่างน้ำในฟาร์มที่เลี้ยงกุ่มในช่วงอายุ 20-30 วัน, 31-60 วัน, 61-90 วัน, 91-110 วัน และ 110-120 วัน ตามลำดับ พบว่าค่าเฉลี่ยอุณหภูมิของน้ำ พีเอช ความเค็ม ความเป็นด่าง ความกระด้างและปริมาณไนโตรเจนระหว่างบ่อกุ่มปกติและบ่อกุ่มที่มีอาการของโรคซีขาวนั้นไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ ($P>0.05$) (ตารางที่ 6) ส่วนบ่อกุ่มที่ปกติและบ่อกุ่มที่มีอาการของโรคซีขาว พบ

ค่าเฉลี่ยปริมาณแอมโมเนียมีค่าเท่ากับ 1.667 ± 0.83 และ 2.089 ± 0.856 มิลลิกรัมต่อลิตร ซึ่งค่าเฉลี่ยปริมาณแอมโมเนียระหว่างบ่อทั้งสองกลุ่มการทดลองนั้นมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$)

ผลการศึกษาคุนภาพน้ำที่สำคัญในบ่อกึ่งปกติและบ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์ ตลอดทุกช่วงอายุที่เลี้ยงกุ้ง พบว่าคุณภาพน้ำอยู่ในเกณฑ์ที่เหมาะสมต่อการเลี้ยงกุ้งขาว ชลอและพรเลิศ (2547) กล่าวว่าปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำในบ่อเลี้ยงกุ้งควรมีค่าสูงกว่า 4 มิลลิกรัมต่อลิตร ถ้าปริมาณออกซิเจนที่ละลายในน้ำต่ำกว่า 4 มิลลิกรัมต่อลิตร จะส่งผลให้กุ้งมีอัตราการเจริญเติบโตช้า Boyd (1982) ได้รายงานถึงผลของพีเอชต่อการเลี้ยงกุ้งว่าถ้าค่าพีเอชอยู่ระหว่าง 6-9 กุ้งจะเจริญเติบโตดีที่สุด ซึ่งพีเอชที่ตรวจวัดได้ในการศึกษาในครั้งนี้อยู่ในช่วงที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของกุ้ง นอกจากนี้ Brock and Main (1994) ได้กล่าวถึงอุณหภูมิของน้ำที่ทำให้กุ้งเจริญเติบโตได้ดีที่สุดอยู่ในช่วง 25-32 องศาเซลเซียส ซึ่งอุณหภูมิของน้ำที่ในครั้งนี้อยู่ในช่วงที่เหมาะสมต่อการเจริญเติบโตของกุ้ง และ Boyd (1982) กล่าวว่า การเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม่ควรมีค่าความเป็นด่างที่เหมาะสมอยู่ในช่วง 50-150 มิลลิกรัมต่อลิตร ซึ่งจากการศึกษาในครั้งนี้พบว่าค่าความเป็นด่างในบ่อที่เลี้ยงกุ้งมีค่าความเป็นด่างสูงกว่า 150 มิลลิกรัมต่อลิตร เนื่องจากมีค่าความเค็มของน้ำที่ใช้เลี้ยงค่อนข้างสูง จึงเป็นผลทำให้ค่าความเป็นด่างสูง แต่ทว่าก็เหมาะสมกับการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม่เนื่องจากกุ้งขาวแวนนาไม่เป็ กุ้งทะเลต้องการแร่ธาตุต่างๆ จากน้ำทะเลเพื่อใช้ในการลอกคราบและการเจริญเติบโต ส่วนระดับความเข้มข้นของแอมโมเนียที่ปลอดภัยต่อการเลี้ยงกุ้งควรมีค่าน้อยกว่า 0.1 มิลลิกรัมต่อลิตร (Boyd and Tucker, 1998; ชลอและพรเลิศ (2547) ซึ่งจากการศึกษาในครั้งนี้พบความเข้มข้นของแอมโมเนียมีค่าสูง เนื่องจากในฟาร์มเลี้ยงกุ้งมีการให้อาหารปริมาณมาก อีกทั้งอาหารที่เหลือจากการที่กุ้งกินก็จะตกค้างอยู่ในบ่อ เป็นสารอินทรีย์สะสมที่พื้นบ่อเลี้ยง จึงทำให้มีค่าแอมโมเนียค่อนข้างสูงในบ่อเลี้ยงกุ้งที่ศึกษา ซึ่งจากการจัดการคุณภาพน้ำในบ่อเลี้ยงที่ไม่ดีจะส่งผลต่อการกินอาหารของกุ้ง การทำให้กุ้งมีสุขภาพร่างกายอ่อนแอ ทำให้เกิดโรคได้ง่ายขึ้น และกุ้งจะมีอัตราการรอดตายต่ำ และส่งผลต่อสุขภาพของกุ้งที่เลี้ยงได้ (Boyd and Fast, 1992)

ตารางที่ 5 คุณภาพน้ำที่สำคัญในบ่อกึ่งปกติและบ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรี

| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | พารามิเตอร์คุณภาพน้ำ (บ่อกึ่งปกติ) | | | | | | | |
|-----------------------------|---|------------------------|-----------------------|------------------------|-------------------------|--------------------------|--------------------------|--------------------------|
| | DO (mg/l) | Temp. (°C) | pH | Salinity (ppt) | Alkalinity (mg/l) | Hardness (mg/l) | Ammonia (mg/l) | Nitrite (mg/l) |
| 20-30 | 6.45±1.15 | 27.7±1.04 | 7.5±0.5 | 14.4±4.2 | 178.7±15.3 | 1,253±124.7 | 0.342±0.056 | 0.083±0.143 |
| 31-60 | 6.10±1.28 | 27.6±0.78 | 8.1±0.7 | 15.6±3.7 | 185.2±20.2 | 1,412±123.5 | 1.038±0.557 | 0.106±0.215 |
| 61-90 | 5.98±1.11 | 28.2±0.85 | 7.9±0.6 | 13.2±5.4 | 200.8±17.4 | 1,579±134.8 | 1.852±1.036 | 0.153±0.324 |
| 91-110 | 5.81±1.05 | 28.0±0.66 | 7.7±0.5 | 14.6±5.8 | 230.3±18.7 | 1,665±152.4 | 1.722±1.034 | 0.165±0.289 |
| ค่าเฉลี่ย | 6.08±1.19 ^a | 27.9±0.71 ^a | 7.8±0.6 ^a | 14.5±4.5 ^a | 198.8±18.0 ^a | 1,477±134.2 ^a | 1.240±0.670 ^a | 0.127±0.242 ^a |
| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | พารามิเตอร์คุณภาพน้ำ (บ่อกึ่งที่มีอาการของโรคซีขาว) | | | | | | | |
| | DO | Temp. (°C) | pH | Salinity (ppt) | Alkalinity (mg/l) | Hardness (mg/l) | Ammonia (mg/l) | Nitrite (mg/l) |
| 20-30 | 6.00±1.14 | 27.5±1.30 | 7.5±0.4 | 12.2±4.6 | 172.5±15.2 | 1,126±143.2 | 0.575±0.054 | 0.156±0.051 |
| 31-60 | 5.78±1.51 | 28.0±1.04 | 7.6±0.6 | 13.3±5.2 | 184.5±20.8 | 1,275±152.4 | 1.635±0.503 | 0.235±0.072 |
| 61-90 | 6.16±1.35 | 27.6±1.23 | 7.6±0.5 | 13.5±5.9 | 189.4±18.2 | 1,325±132.4 | 2.488±0.742 | 0.352±0.105 |
| 91-110 | 5.97±1.31 | 27.8±1.32 | 7.7±0.5 | 14.7±6.8 | 190.5±19.5 | 1,483±154.8 | 2.651±0.605 | 0.385±0.143 |
| ค่าเฉลี่ย | 5.98±4.30 ^a | 27.7±1.22 ^a | 7.6±0.50 ^a | 13.4±5.63 ^a | 184.2±18.4 ^a | 1,302±145.3 ^a | 1.840±0.476 ^b | 0.282±0.092 ^b |

หมายเหตุ: ค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานในแนวตั้งที่กำหนดด้วยตัวอักษรที่แตกต่างกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P< 0.05)

ตารางที่ 6 คุณภาพน้ำที่สำคัญในบ่อกักปกติและบ่อกักที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดประจวบคีรีขันธ์

| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | พารามิเตอร์คุณภาพน้ำ (บ่อกักปกติ) | | | | | | | |
|-----------------------------|--|------------------------|----------------------|-----------------------|-------------------------|--------------------------|--------------------------|--------------------------|
| | DO (mg/l) | Temp. (°C) | pH | Salinity (ppt) | Alkalinity (mg/l) | Hardness (mg/l) | Ammonia (mg/l) | Nitrite (mg/l) |
| 20-30 | 5.93±1.32 | 26.8±1.25 | 7.6±0.8 | 19.4±5.6 | 286.7±22.5 | 1,956±135.4 | 0.355±0.101 | 0.115±0.072 |
| 31-60 | 5.78±1.43 | 27.3±1.04 | 7.9±1.0 | 20.6±4.5 | 305.7±32.5 | 2,112±130.7 | 1.523±0.762 | 0.324±0.118 |
| 61-90 | 5.65±1.40 | 27.8±1.20 | 7.7±0.8 | 19.8±6.3 | 324.8±29.6 | 2,456±144.2 | 2.243±1.101 | 0.395±0.110 |
| 91-110 | 5.57±1.28 | 28.1±1.21 | 7.8±0.6 | 21.4±5.8 | 294.3±27.4 | 2,431±148.4 | 1.961±1.034 | 0.410±0.134 |
| 110-120 | 5.64±1.38 | 27.5±1.33 | 7.6±0.7 | 22.6±4.5 | 325.3±30.5 | 2,570±150.4 | 2.210±1.204 | 0.425±0.140 |
| ค่าเฉลี่ย | 5.71±1.36 ^a | 27.5±1.21 ^a | 7.7±0.8 ^a | 20.8±5.3 ^a | 307.3±28.5 ^a | 2,305±141.5 ^a | 1.667±0.83 ^a | 0.333±0.113 ^a |
| ช่วงอายุกุ้งที่เลี้ยง (วัน) | พารามิเตอร์คุณภาพน้ำ (บ่อกักที่มีอาการของโรคซีขาว) | | | | | | | |
| | DO (mg/l) | Temp. (°C) | pH | Salinity (ppt) | Alkalinity (mg/l) | Hardness (mg/l) | Ammonia (mg/l) | Nitrite (mg/l) |
| 20-30 | 6.13±1.28 | 26.9±1.16 | 7.5±0.5 | 18.6±6.4 | 280.4±31.4 | 1,875±128.5 | 0.458±0.121 | 0.210±0.085 |
| 31-60 | 5.64±1.34 | 27.0±1.08 | 7.8±0.9 | 19.8±5.2 | 320.7±22.8 | 2,201±133.8 | 1.910±0.850 | 0.403±0.115 |
| 61-90 | 5.75±1.36 | 27.5±1.31 | 8.1±0.5 | 20.8±4.7 | 313.5±24.7 | 2,305±139.4 | 2.556±1.201 | 0.381±0.095 |
| 91-110 | 5.49±1.45 | 26.9±1.42 | 7.7±0.8 | 21.4±5.4 | 340.2±30.5 | 2,338±120.7 | 2.604±1.015 | 0.414±0.128 |
| 110-120 | 5.66±1.32 | 27.4±1.29 | 8.0±0.6 | 22.4±4.4 | 341.5±28.5 | 2,447±141.5 | 2.921±1.104 | 0.560±0.155 |
| ค่าเฉลี่ย | 5.73±1.35 ^a | 27.1±1.25 ^a | 7.8±0.7 ^a | 20.6±5.2 ^a | 319.3±27.4 ^a | 2,233±133.0 ^a | 2.089±0.856 ^b | 0.394±0.116 ^a |

หมายเหตุ: ค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานในแนวตั้งที่กำหนดด้วยตัวอักษรที่แตกต่างกัน มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ (P < 0.05)

บทที่ 5 สรุปผลการวิจัยและข้อเสนอแนะการวิจัย

การศึกษาชนิดและปริมาณของแบคทีเรียที่พบในกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติและบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์พบว่าปริมาณแบคทีเรียทั้งหมดและปริมาณแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกุ้งในบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวมีค่าของปริมาณแบคทีเรียทั้งสองชนิดมีค่าแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) และการศึกษาชนิดของแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) ที่พบในตับและตับอ่อน เลือด และในลำไส้ของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาว พบชนิดของแบคทีเรีย *Vibrio* spp.) คือ *V. fluvialis*, *V. vulnificus*, *V. parahaemolyticus*, *V. mimicus*, *V. cholera* (non01), *V. alginolyticus* จากการศึกษาชนิดของปรสิตทั้งภายนอกและปรสิตภายในลำไส้ของกุ้งทั้งกุ้งปกติและกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาว พบว่าที่เหงือกกุ้งและรยางค์ของกุ้งมี *Zoothamnium* sp. และ *Acinetasp.* เป็นปรสิตภายนอกตัวกุ้งทั้งกุ้งที่ปกติและกุ้งที่แสดงอาการของโรคซีขาว แต่ไม่พบปรสิตภายในตัวกุ้งจากการศึกษาในครั้งนี้ และเมื่อศึกษาทางพยาธิวิทยาของกุ้งขาวแวนนาไมในบ่อกุ้งปกติ และบ่อกุ้งที่มีอาการของโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งจังหวัดเพชรบุรี พบลักษณะการติดเชื้อแบคทีเรีย ได้แก่ เซลล์ตับฝ่อและเกิดการอักเสบในตับของกุ้ง พบการสะสมของเม็ดเลือดล้อมรอบบริเวณเซลล์ที่มีการติดเชื้อแบคทีเรีย (nodule formation)

การศึกษาคุณภาพน้ำที่ใช้เลี้ยงกุ้งในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรี พบค่าเฉลี่ยปริมาณแอมโมเนียและปริมาณไนโตรเจนมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) ในบ่อกุ้งปกติและบ่อกุ้งที่แสดงอาการของโรคซีขาว ซึ่งปริมาณความเข้มข้นของแอมโมเนียที่มีค่าสูง จะส่งผลต่อสุขภาพร่างกายของกุ้งได้ ส่วนค่าเฉลี่ยอุณหภูมิของน้ำ พีเอช ความเค็ม ความเป็นด่าง และความกระด้างไม่มีความแตกต่างกันทางสถิติ ($P > 0.05$) และการศึกษาคุณภาพน้ำที่ใช้เลี้ยงกุ้งในพื้นที่จังหวัดประจวบคีรีขันธ์ พบค่าเฉลี่ยปริมาณไนโตรเจนในบ่อกุ้งที่ปกติและบ่อกุ้งที่แสดงอาการของโรคซีขาวมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($P < 0.05$) และคุณภาพน้ำพารามิเตอร์อื่นๆ อยู่ในเกณฑ์ที่เหมาะสมตลอดระยะเวลาการเลี้ยง

เอกสารอ้างอิง

- ชลอ ลิมสุวรรณ. 2543. กุ้งไทย 2000 สู่ความยั่งยืนและเป็นมิตรกับสิ่งแวดล้อม. เจริญรัฐการพิมพ์, กรุงเทพฯ.
- ชลอ ลิมสุวรรณ และ พรเลิศ จันทร์รัชชกุล. 2547. อุตสาหกรรมการเพาะเลี้ยงกุ้งในประเทศไทย. สนับสนุนการจัดการพิมพ์โดยสำนักงานคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ เพื่อเฉลิมพระเกียรติพระบาทสมเด็จพระเจ้าอยู่หัวภูมิพลอดุลยเดช เนื่องในวโรกาสพระราชพิธีมหามงคลเฉลิมพระชนมพรรษา 5 ธันวาคม พ.ศ.2547. บริษัทเมจิคัพบลิเคชั่น จำกัด.
- ภิญโญ เกียรติภิญโญ. 2545. วิธีปฏิบัติสำหรับการเลี้ยงกุ้งขาว แอล. วานาไม (Practical Technology for *Litopenaeus vannamei* Culture). สำนักพิมพ์เมืองเกษตรแม่กาซีน, สมุทรปราการ. 120 น.
- บพิธ จารุพันธุ์. 2546. โพรโทซัววิทยา. ภาควิชาสัตววิทยา คณะวิทยาศาสตร์, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- บพิธ จารุพันธุ์ และนันทพร จารุพันธุ์. 2546. สัตว์ไม่มีกระดูกสันหลัง II. ภาควิชาสัตววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- ปภาศิริ ศรีโสภารณ. 2538. โรคและพยาธิของสัตว์น้ำ. ภาควิชาวาริชศาสตร์ มหาวิทยาลัยบูรพา.
- ประไพสิริ สิริกาญจน. 2546. ความรู้เรื่องปรสิตของสัตว์น้ำ. ภาควิชาชีววิทยาประมง คณะประมง มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
- ปิยนุช พรหมมร. 2550. โรคสำคัญในการเลี้ยงกุ้งขาวแอสซิฟิกในประเทศไทย. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- รัตติยากรอินทุไส. 2549. การศึกษาสาเหตุการเกิดอาการขึ้นขาวในกุ้งกุลาดำที่เลี้ยงด้วยน้ำความเค็มต่ำ. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์
- ลีลา เรืองแป้น, วารินทร์ธนามหวั่ง และ กุลวรา แสงรุ่งเรือง. 2540. แบคทีเรียในกุ้งกุลาดำที่เลี้ยงในระบบพัฒนา, น. 3-10. ใน การประชุมทางวิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 35, 3-5 กุมภาพันธ์ 2540.
- อนันตชัย เชื้อนธรรม. 2542. หลักการวางแผนการทดลอง. ภาควิชาสถิติ คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ. 350 น.
- อมรชัย สมเจตน์. 2536. การศึกษาชนิดของไวรัสโอและการตกค้างของยาออกโซลิติกแอซิดในกุ้งที่เลี้ยงในบ่อ. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- Austin, B. and D.A. Austin. 1987. Control of Bacterial Fish Disease. EillsHorwood, Chichester.
- Boyd, C.E. 1982. Water Quality Management for Fish Pond Culture. Elsevier Sci. Publ.Co., Amsterdam, Netherlands.

- Boyd, C.E. and C.S. Tucker. 1998. **Pond Aquaculture Water Quality Management**. Kluwer Academic Publishers ,Massachusetts.
- Brock, J.A. and K. Main. 1994. **A Guide to the Common Problems and Diseases of Cultured *Penaeus vannamei***. Publication by the Oceanic Institute, Makapuu point, Honolulu, HI, USA.
- Burford , M.A., P.J. Thompson , R.P. McIntosh , R.H. Bauman and D.C. Pearson. 2003. Nutrient and microbial dynamics in high-intensity , zero-exchange shrimp ponds in Belize. **Aquaculture**. 219: 393-411.
- Cowan, S. T. 1975. **Cowan and Steel's Manual for Identification of Media Bacteria**. Cambridge Univ. Press, London.
- Cuzon , G., A. Lawrence., G. Gaxiola , C. Rosas and J. Guillaume. 2004. Nutrition of *Litopenaeus vannamei* reared in tanks or in ponds. **Aquaculture**. 235 : 513-551.
- Dore , I. and C. Frimodt. 1987. **An Illustrated Guide to Shrimp of the World**. Osprey Books , Huntington , NY, USA.
- Inglis, V., R.J. Roberts and N.R. Bromage. 1993. **Bacterial Diseases of Fish**. Institute of Aquaculture. The University Press, Cambridge.
- Lee, D.O' C. and J.F.Wickins. 1992. **Crustacean Farming**. Blackwell Scientific Publication , London.
- Lom, J. and I. , Dykova 1992. Protozoan parasite of fish. **J. Fish. Dis.** 12: 151:156
- Martinez-Cordora , L.R. , M.A. Porchas-Cornejo , H. Villarreal –Colemnares, J.A. Calderon-Perez and J. Naranjo-Paramo. 1998. Evaluation of three feeding strategies on the culture of white shrimp *Penaeus vannamei* Boone , 1931 in low water exchange ponds. **Aquac. Eng.** 17 : 21-28.
- Kudo, RR. 1977. **Protozoology**. Fifth Edition Chales C. Tomas U.S.A. 1174 pp.
- Rosenberry, R. 1998. World Shrimp Farming 1998. p 164. **In Shrimp News International** . San Diego, CA , USA.
- Soomboon, M., W. Purivirojkul, C. Limsuwan. And N. Churchird. Effect of *Vibrio* spp. in White Feces Infected Shrimp in Chanthaburi, Thailand. **Kasetsart University Fisheries Research Bulletin**. 2012. Volume 36 (1). pp 7-15.
- Tseng, W.Y. 1987. **Shrimp Mariculture, A Practical Manual**. Department of Fisheries, The University of Papua New Guinea, Port Moresby, Papua New Guinea. 299 p.
- Wassenberge, T.J. and B.J.Hill. 1987. Natural diet of the tiger prawns *Penaeus esculentus* and *P. semisulcatus*. **Aus. J. Mar. Fresh. Res.** 38 : 169-182.

Wyban, J., W.A. Walsh and D.M. Godin. 1995. Temperature effects on growth feeding rate and feed conversion of the Pacific white shrimp (*Penaeus vannamei*). **Aquaculture**. 138:267-279.

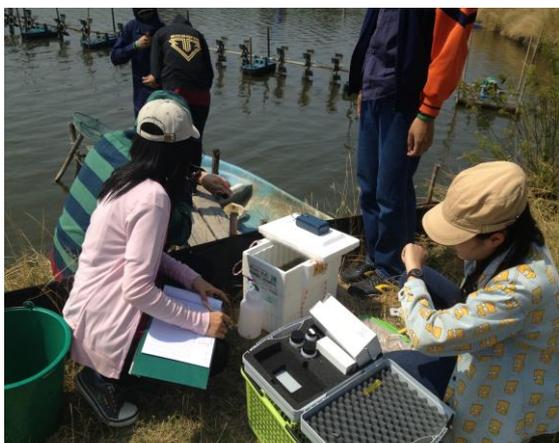
ภาคผนวกภาพแสดงการเก็บตัวอย่างกุ้งที่ฟาร์มเลี้ยงในจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์



ภาพที่ 1 บ่อเลี้ยงกุ้งที่ไปเก็บตัวอย่างกุ้งเพื่อมาศึกษา



ภาพที่ 2 บ่อเลี้ยงกุ้งที่ไปเก็บตัวอย่างกุ้งเพื่อมาศึกษา



ภาพที่ 3 เตรียมอุปกรณ์ต่างๆ ที่จะวัดคุณภาพน้ำ



ภาพที่ 4 วัดคุณภาพน้ำที่สำคัญในบ่อเลี้ยงกุ้ง



ภาพที่ 5 การเก็บตัวอย่างกุ้งในอาหาร



ภาพที่ 6 การเก็บตัวอย่างน้ำในบ่อกุ้งเพื่อนำกลับมาวิเคราะห์ในห้องปฏิบัติการ

ภาคผนวกภาพแสดงการเก็บตัวอย่างกุ้งที่ฟาร์มเลี้ยงในจังหวัดเพชรบุรีและประจวบคีรีขันธ์



ภาพที่ 7 บ่อเลี้ยงกุ้งที่ไปเก็บตัวอย่างกุ้งเพื่อมาศึกษา



ภาพที่ 8 การสุ่มเก็บตัวอย่างกุ้งในบ่อโดยการใช้แห



ภาพที่ 9 การสุ่มเก็บตัวอย่างกุ้งในบ่อโดยการใช้แห



ภาพที่ 10 ตัวอย่างกุ้งในบ่อเลี้ยง



ภาพที่ 11 นำตัวอย่างกุ้งใส่กล่องโฟมที่สายอ็อกซิเจน เพื่อนำกลับมายังฟาร์มสาธิตของคุณฯ



ภาพที่ 12 นำตัวอย่างกุ้งที่เก็บมาจากฟาร์มเลี้ยง มาพัก โดยเลี้ยงในถังไฟเบอร์กลาส เพื่อรอการศึกษาต่อไป

ประวัติและผลงานวิจัยที่สำคัญของนักวิจัย

อาจารย์ ดร. แก้วตา ลิ่มเฮง (หัวหน้าโครงการวิจัย)

หน่วยงานสังกัด คณะสัตวศาสตร์และเทคโนโลยีการเกษตร มหาวิทยาลัยศิลปากร

เบอร์โทรศัพท์ 089-778-6785 โทรสาร 0-3259-4037-8

E-mail: limhang_k@su.ac.th, limhang_k@silpakorn.edu

ผลงานวิจัย

1. **Limhang, K.,** W. Teparhudee, N. Chuchird and C. Limsuwan. 2009. The Potential of Polyculture of Pacific white shrimp (*Litopenaeusvannamei*) with Nile Tilapia *Oreochromisniloticus* in Low Salinity Water. **Asian pacific aquaculture 2009**, Kuala Lumpur, Malaysia.
2. **Limhang, K.,** C. Limsuwan, N. Chuchird and WaraTeparhudee. 2010. Appropriate Postlarval Age and Stocking Densities of *Litopenaeusvannamei* Boone for Rearing in Low Salinity Water. **Kasetsart J. (Nat. Sci)**.
3. **Limhang, K.,** C. Limsuwan, N. Chuchird and W. Teparhudee. 2011. Effects of Ionic Concentrations on Survival and Growth in Polyculture of *Litopenaeusvannamei* with *Oreochromisniloticus* in Low Salinity Water. 79 p. **In The 3rd International Conference on Sustainable Animal Agriculture for Developing Countries (SAADC 2011)**. July 26-29, 2011 NakornRatchasima, Thailand.
4. **Limhang, K.,** C. Limsuwan, N. Chuchird and W. Teparhudee. 2011. Species Composition and Abundance of Plankton and Benthos in Shrimp-Tilapia Polyculture in Low Salinity Water. 80 p. **In The 3rd International Conference on Sustainable Animal Agriculture for Developing Countries (SAADC 2011)**. July 26-29, 2011 NakornRatchasima, Thailand.
5. **Limhang, K.,** C. Limsuwan, N. Chuchird and WaraTeparhudee. 2011. Effects of Ionic Concentrations on Survival and Growth in Polyculture of *Litopenaeusvannamei* with *Oreochromis niloticus* in Low Salinity Water. **Journal of Agricultural Science and Technology A 1** (2011) 1217-1220.
6. แก้วตา ลิ่มเฮง, จันทร์จิรา อากานันท์ และ อารุณ อรุณรัตน์. 2557. การศึกษาอัตราการ

- เจริญเติบโต อัตราการรอดตายของการเลี้ยงปลานิลร่วมกับกุ้งขาวแวนนาไมในความหนาแน่นที่ต่างกันในน้ำความเค็มต่ำ. **แก่นเกษตร** 42 ฉบับพิเศษ 1: 804-808.
7. **แก้วตา ลឹ้มเฮง**, เลอลักษณ์ แซ่เฮง และ กิตติยาพันธ์ ชุนพล. 2557. ประสิทธิภาพของการบำบัดสารประกอบไนโตรเจนในน้ำที่ใช้เลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมด้วยสาหร่ายพวงองุ่น. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 52** มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ. 226-233.
 8. **แก้วตา ลឹ้มเฮง**. 2558. การศึกษาปัจจัยที่เกี่ยวข้องกับโรคซีขาวในฟาร์มเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมในพื้นที่จังหวัดเพชรบุรี. **แก่นเกษตร** ปีที่ 43 ฉบับพิเศษ 1. หน้า 581 – 587.
 9. **แก้วตา ลឹ้มเฮง** และปณิดา ดวงแก้ว. 2558. ความเป็นพิษเฉียบพลันและผลต่อค่ากิจกรรมของเอนไซม์อะเซทิลโคลีนเอสเตอเรสของสารไตรคลอโรฟอนต่อปลาตุ๊กบึกอูย. **แก่นเกษตร** ปีที่ 43 ฉบับพิเศษ 1. หน้า 574 – 580.
 10. **แก้วตา ลឹ้มเฮง** เลอลักษณ์ แซ่เฮง และกิตติยาพันธ์ ชุนพล. 2557. ประสิทธิภาพของการบำบัดสารประกอบไนโตรเจนในน้ำที่ใช้เลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมด้วยสาหร่ายพวงองุ่น. **เรื่องเต็มการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 52** มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ เล่มที่ 3 สาขาประมง 4-7 กุมภาพันธ์ 2557 หน้า 226-233.
 11. **แก้วตา ลឹ้มเฮง** พัชรา เพชรบัวทอง และอรวรรณ จงอ่อน. 2558. ผลของสารสกัดจากเปลือกส้มโอต่อการยับยั้งเชื้อแบคทีเรีย *Vibrio harveyi* และ *Vibrio parahaemolyticus*. **วารสารสัตวศาสตร์แห่งประเทศไทย**. ปีที่ 2 ฉบับพิเศษ 1 พฤษภาคม-สิงหาคม 2558. หน้า 459-463.
 12. **Limhang, K., Pitawong, K., Ardhan, J. and Kholek, S.** 2014. The Study of *Vibrio* spp. in Pacific white shrimp (*Litopenaeus vannamei*) Farming at the Kui Buri District of Prachuabkhirikhan Province, Thailand. Oral presentation. Seoul International Conference on Applied Science and Engineering. Seoul.
 13. **แก้วตา ลឹ้มเฮง** วรার্থ เทพาหุดี นิติ ชูเชิด ชลอ ลឹ้มสุวรรณ. 2553. การศึกษาเปรียบเทียบผลผลิตและผลตอบแทนการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมด้วยน้ำความเค็มต่ำ. น. 228-295. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 48** มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
 14. เกศินี หลายสุทธิสาร, ชลอ ลឹ้มสุวรรณ, สุธี วงศ์มณีประทีป, สาธิต ประเสริฐศรี, **แก้วตา ลឹ้มเฮง** และ ปัทมา วิริยพัฒน์ทรัพย์ . 2553. ผลของอุณหภูมิระหว่างการอนุบาลลูกกุ้งขาวแวนนาไม (*Litopenaeus vannamei*) ระยะโพสลาร์วาต่อการเจริญเติบโตและอัตราการรอดตาย. น. 322-328 **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 48** มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ.
 15. ชลอ ลឹ้มสุวรรณ, สุธี วงศ์มณีประทีป, สาธิต ประเสริฐศรี, **แก้วตา ลឹ้มเฮง**, ปัทมา วิริยพัฒน์ทรัพย์ และ เกศินี หลายสุทธิสาร . 2553. ผลของอุณหภูมิต่อปริมาณการกินอาหาร การเจริญเติบโต อัตราการรอดตายและคุณภาพน้ำ ในการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม (*Litopenaeus vannamei*). น. 313-321. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 48**

มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ.

16. ชลอ ลឹมสุวรรณ, สาธิต ประเสริฐศรี, สุธี วงศ์มณีประทีป, **แก้วตา ลឹมเฮง**, ปัทมา วิริยพัฒนทรัพย์, ทิพวรรณ ไกรวิลาศ และ เกศินี หลายสุทธิสาร. 2553. การศึกษาพยาธิสภาพของเนื้อเยื่อที่มีลักษณะกล้ามเนื้อขาวชุ่นขาวชนิดต่าง ๆ ในการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม. น . 354-362. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 48**มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ.
17. ชลอ ลឹมสุวรรณ, นิตี ชูเชิด, นันทิภา พันธุ์สวัสดิ์, สาธิต ประเสริฐศรี, สุธี วงศ์มณีประทีป, เกศินี หลายสุทธิสาร, ปัทมา วิริยพัฒนทรัพย์, จริยาวิดี สุริยพันธุ์ และ **แก้วตา ลឹมเฮง**. 2552. ผลของการแช่กุ้งขาวแวนนาไม (*Litopenaeus vannamei*) ในถังที่มีสีแตกต่างกันต่อคุณภาพสีของกุ้งต้ม. น. 588-597. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 47** มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ.
18. นิตี ชูเชิด ชลอ ลឹมสุวรรณ สาธิต ประเสริฐศรี **แก้วตา ลឹมเฮง** และประกอบ ทรัพย์ยอดแก้ว. การเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไมเพื่อให้ได้ผลตอบแทนสูงสุด: เลี้ยงเดี่ยว, ผสมกับกุ้งก้ามกรามด้วยน้ำความเค็มต่ำ. 2552. น. 412-418. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 47** มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
19. **แก้วตา ลឹมเฮง**, ชลอ ลឹมสุวรรณและ นิตี ชูเชิด. 2548. การเปรียบเทียบการเจริญเติบโต และผลผลิตระหว่างการเลี้ยงกุ้งกุลาดำและกุ้งขาวแวนนาไมในน้ำความเค็มต่ำ. น. 420-427. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 43** มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
20. ชลอ ลឹมสุวรรณ, นิตี ชูเชิด, สาธิต ประเสริฐศรี, สุธี วงศ์มณีประทีป, เกศินี หลายสุทธิสาร, ปัทมา วิริยพัฒนทรัพย์ และ **แก้วตา ลឹมเฮง**. 2552. การศึกษาลักษณะภายนอกและการเปลี่ยนแปลงทางพยาธิสภาพของเนื้อเยื่อในกุ้งขาวแวนนาไมที่ได้รับอาหารเม็ดสำเร็จรูปผลิตจากวัตถุดิบที่ปนเปื้อนของเมลามีนและกรดไซยานูริก. น. 490-499. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 47**มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ.
21. ชลอ ลឹมสุวรรณ, สาธิต ประเสริฐศรี, สุธี วงศ์มณีประทีป, **แก้วตา ลឹมเฮง**, ปัทมา วิริยพัฒนทรัพย์, ทิพวรรณ ไกรวิลาศ และ เกศินี หลายสุทธิสาร. 2553. การศึกษาพยาธิสภาพของเนื้อเยื่อที่มีลักษณะกล้ามเนื้อขาวชุ่นขาวชนิดต่าง ๆ ในการเลี้ยงกุ้งขาวแวนนาไม. **ในการประชุมทางวิชาการ ครั้งที่ 48**มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ กรุงเทพฯ.

