

บทที่ 4

ผลการศึกษาและวิจารณ์

1. การศึกษาผลของปัจจัยสิ่งแวดล้อมต่อองค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกัน

ผลการศึกษาอิทธิพลของการเปลี่ยนแปลงสภาพแวดล้อมในการเลี้ยง โดยเฉพาะปัจจัยคุณภาพน้ำทั้งทางกายภาพและเคมีที่อาจส่งผลกระทบต่อภาวะเครียด (stress) ของกุ้งกุลาดำ โดยทำการวิเคราะห์ห้องค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกัน (haemato-immunological parameters) ในเชิงเปรียบเทียบระหว่างกุ้งที่เลี้ยงในสภาพธรรมชาติ (บ่อดิน) และกุ้งที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการซึ่งเป็นกุ้งชุดเดียวกัน เพื่อหาความสัมพันธ์ระหว่างปัจจัยคุณภาพน้ำที่เปลี่ยนแปลงไปจากสภาพธรรมชาติที่อาจมีผลต่อการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกัน พบว่าปัจจัยคุณภาพน้ำ ได้แก่ อุณหภูมิที่ลดลง ความเค็มของน้ำที่เพิ่มขึ้น ค่าความเป็นกรด-ด่าง (pH) และความต้องการด่าง (alkalinity) ที่ลดลง หรือปริมาณแอมโมเนีย และออกซิเจนละลายในน้ำที่เพิ่มขึ้นในสภาพของการเลี้ยงในห้องปฏิบัติการ (ตารางที่ 1) จะส่งผลโดยตรงต่อการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันของกุ้งกุลาดำทั้งสองกลุ่มอายุ คือ 60 และ 120 วัน อย่างน้อย 3 ปัจจัย ได้แก่ ปริมาณเม็ดเลือดรวมของกุ้ง (THC) ปรากฏิรียาของเอนไซม์ phenoloxidase และปริมาณน้ำตาลในเลือด (blood glucose) เมื่อเปรียบเทียบกับกุ้งที่เลี้ยงในบ่อดิน และพบว่าไม่มี ความแตกต่างกันของทุกค่าองค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันระหว่างกุ้งกุลาดำที่อายุ 60 และ 120 วัน (ตารางที่ 2) ซึ่งสอดคล้องกับรายงานการศึกษาของกิจการและคณะ (2543b) ที่พบว่าปริมาณเม็ดเลือดรวม ปรากฏิรียาของเอนไซม์ phenoloxidase ปริมาณโปรตีนในซีรัม และปริมาณน้ำตาลในเลือดของกุ้งกุลาดำ ไม่ขึ้นอยู่กับเพศ และขนาดของกุ้ง ยกเว้นวงจรรการลอกคราบ

ตารางที่ 1 แสดงค่าปัจจัยคุณภาพน้ำของบ่อดินและห้องปฏิบัติการ

ปัจจัยคุณภาพน้ำ	บ่อดิน	ห้องปฏิบัติการ
Temperature (°C)	30	27
Salinity (ppt)	7	10
pH	8.64	8.12
Alkalinity (ppm)	82	68
Ammonia-N (ppm)	0.6	1.43
Dissolved oxygen (ppm)	6.83	8.94

ตารางที่ 2 แสดงค่าปัจจัยองค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันของกุ้งที่เลี้ยงในบ่อดินและกุ้งที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการ

องค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกัน	กุ้งที่เลี้ยงในบ่อดิน		กุ้งที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการ	
	อายุ 60 วัน (n=40)	อายุ 120 วัน (n=40)	อายุ 60 วัน (n=40)	อายุ 120 วัน (n=40)
THC ( $10^4$ cells/mm <sup>3</sup> )	5.53 ± 1.79 <sup>a</sup>	4.55 ± 0.65 <sup>a</sup>	2.89 ± 1.17 <sup>b</sup>	3.54 ± 0.86 <sup>b</sup>
PO activity (unit/min/mg-protein)	125.8 ± 26.0 <sup>a</sup>	150.0 ± 25.4 <sup>a</sup>	35.6 ± 6.8 <sup>b</sup>	43.8 ± 18.6 <sup>b</sup>
Serum protein (mg/ml)	109.5 ± 14.5 <sup>a</sup>	112.9 ± 12.8 <sup>a</sup>	125.4 ± 14.8 <sup>a</sup>	126.5 ± 15.2 <sup>a</sup>
Blood glucose (mg%)	33.7 ± 5.5 <sup>a</sup>	42.1 ± 8.75 <sup>a</sup>	72.1 ± 8.2 <sup>b</sup>	65.2 ± 9.0 <sup>b</sup>
Blood pH	7.22 ± 0.10 <sup>a</sup>	7.23 ± 0.09 <sup>a</sup>	7.30 ± 0.09 <sup>a</sup>	7.21 ± 0.07 <sup>a</sup>
Clotting time (second)	20	20	20	20

Values (mean ± S.D.) followed by the same letter in a row do not differ significantly at  $P = 0.05$

การศึกษาการเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันได้มีรายงานในกุ้งกลุ่ม penaeid หลายชนิด เช่น *Penaeus stylirostris* ที่อยู่ในสภาวะที่มีออกซิเจนละลายต่ำ (Le Moullac et al., 1998) หรือระหว่างการลอกคราบ (Le Moullac et al., 1997) หรือในกุ้งญี่ปุ่น *P. japonicus* (Hennig et al., 1998) และกุ้งกุลาดำ *P. monodon* (Sritunyalucksana et al., 1999) มีการศึกษาการกระตุ้นปัจจัยทางด้านภูมิคุ้มกันที่สัมพันธ์กับการติดเชื้อไวรัส หรือหลังจากการให้สารกระตุ้นภูมิคุ้มกัน รวมถึงในกุ้ง *Litopenaeus setiferus* ที่มีรายงานเกี่ยวกับผลของความเครียด (stress) ต่อองค์ประกอบเลือดและปัจจัยทางภูมิคุ้มกัน (Sanchez et al., 2001) และรายงานส่วนใหญ่พบว่าปัจจัยทางด้านภูมิคุ้มกันที่อ่อนไหวต่อการเปลี่ยนแปลงของสิ่งแวดล้อมมากที่สุด คือ ปริมาณเม็ดเลือดรวม (THC) เช่นเดียวกับผลจากการศึกษาครั้งนี้พบว่ากุ้งกุลาดำที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการจะมี THC ลดลง ถึง 22 - 47% เมื่อเปรียบเทียบกับกุ้งที่เลี้ยงในบ่อดิน ซึ่งสอดคล้องกับการศึกษาในกุ้ง *Farfantepenaeus paulensis* ที่พบว่า การเปลี่ยนแปลงของความเค็มน้ำจะทำให้กุ้งมีปริมาณเม็ดเลือดรวมลดลงถึง 40% ภายในเวลา 2 สัปดาห์ (Perazzolo, et al., 2002) หรือ THC ของกุ้ง *L. setiferus* จะลดลงถึง 43% หลังจากนำมาเลี้ยงที่อุณหภูมิ 27°C เป็น

เวลา 7 วัน เมื่อเทียบกับ THC ของกุ้งที่จับมาใหม่ ๆ (Sanchez *et al.*, 2001) กิจการและคณะ (2543c) ได้รายงานปริมาณเม็ดเลือดรวมของกุ้งกุลาดำที่เลี้ยงที่อุณหภูมิ 30 °C จะมีค่าสูงกว่าที่อุณหภูมิ 25 °C ประมาณ 35% แต่จากรายงานการศึกษาผลของแอมโมเนียที่ระดับความเข้มข้นต่าง ๆ ตั้งแต่ 0, 1.10, 5.24, 11.10 และ 21.60 mg/l ไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงของ THC ในกุ้งขาว *L. vannamei* อย่างมีนัยสำคัญ (Liu and Chen, 2004)

เป็นที่ทราบดีว่าเซลล์เม็ดเลือดกุ้งจะมีบทบาทโดยตรงเกี่ยวข้องกับการตอบสนองทางด้านภูมิคุ้มกันด้านเซลล์ (cellular immune reaction) ของกุ้ง รวมทั้งเป็นบริเวณที่จะมีการแสดงออกของยีนที่เกี่ยวข้องกับการสังเคราะห์สารน้ำอื่น ๆ ที่เกี่ยวข้องกับการภูมิคุ้มกัน (Gross *et al.*, 2001) ดังนั้นการลดลงของ THC เป็นระยะเวลาสั้นของกุ้งที่เลี้ยงเนื่องมาจากการเปลี่ยนแปลงของปัจจัยสิ่งแวดล้อม จะทำให้กุ้งมีความต้านทานโรคลดลง และยอมรับเชื้อก่อโรคได้ง่ายขึ้น

ผลจากการศึกษาค้นคว้าพบว่ากุ้งที่นำมาเลี้ยงในห้องปฏิบัติการยังมีปฏิกิริยาของเอนไซม์ phenoloxidase ลดลงประมาณ 70% ทั้งนี้สัมพันธ์กับปริมาณเม็ดเลือดที่ลดลง เนื่องจากมีรายงานชัดเจนว่ามากกว่า 90% ของเอนไซม์ phenoloxidase จะพบอยู่ในเม็ดเลือดกุ้ง และประมาณ 10% พบในส่วนของน้ำเลือด (Perazzolo and Barracco, 1997) ดังนั้นเมื่อกุ้งมีปริมาณเม็ดเลือดลดลง จึงส่งผลให้ความว่องไวหรือปริมาณของเอนไซม์ phenoloxidase ลดลงด้วย อย่างไรก็ตามยังไม่มียางานว่าปัจจัยสิ่งแวดล้อมจะมีผลโดยตรงต่อการเปลี่ยนแปลงของปริมาณเอนไซม์ phenoloxidase นอกจากรายงานของ Liu and Chen (2004) ที่พบว่ากุ้งขาว *L. vannamei* ที่อยู่ในน้ำที่มีความเข้มข้นของแอมโมเนียสูงกว่า 5.24 mg/ml หลังจาก 7 วัน จะมี phenoloxidase activity ลดลง ประมาณ 20% ในขณะที่ปริมาณเม็ดเลือดรวมไม่เปลี่ยนแปลง ระบบ proPO ของกุ้งจะเกี่ยวข้องกับการแตกของเซลล์เม็ดเลือด (degranulation) จากการกระตุ้นด้วยสารประกอบของผนังเซลล์ของจุลชีพต่าง ๆ หลังจากการติดเชื้อ แต่การวัดความว่องไวของเอนไซม์ phenoloxidase ในหลอดทดลองจะกระตุ้นโดยใช้ trypsin

ระดับน้ำตาลในเลือด (blood glucose) สามารถใช้เป็นดัชนีที่บ่งบอกถึงสภาวะเครียดของกุ้งได้ดี จากการศึกษาครั้งนี้พบว่าปริมาณน้ำตาลในเลือดของกุ้งกุลาดำที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการจะมีค่าสูงกว่ากุ้งที่เลี้ยงในบ่อดินประมาณ 55 - 114% สอดคล้องกับรายงานของกิจการและคณะ (2543d) ที่พบว่ากุ้งที่เลี้ยงในสภาวะเครียดในห้องปฏิบัติการจะมีระดับของน้ำตาลในเลือดสูงขึ้นประมาณ 40% ทั้งนี้เป็นผลโดยตรงมาจากการเปลี่ยนแปลงของสภาพแวดล้อม นอกจากนี้ยังมีรายงานในกุ้งกุลาดำที่อยู่ในภาวะที่มีออกซิเจนละลายในน้ำค่อนข้างต่ำจะมีปริมาณน้ำตาลในเลือดสูงขึ้น (Hall and van Ham, 1998)

ผลการศึกษาครั้งนี้พบว่า การเปลี่ยนแปลงของปัจจัยสิ่งแวดล้อมไม่มีผลต่อปริมาณโปรตีนในน้ำเลือด ค่าความเป็นกรด-ด่าง และเวลาที่ใช้ในการแข็งตัวของเลือดกุ้งกุลาดำ ซึ่ง

สอดคล้องกับรายงานการศึกษาในกุ้งกุลาดำของกิจการและคณะ (2543c) ที่พบว่าโปรตีนในน้ำเลือด และ pH ของน้ำเลือดมีค่าเฉลี่ยที่ไม่แตกต่างกันระหว่างกุ้งที่เลี้ยงในบ่อดิน และกุ้งที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการ ทั้งนี้เนื่องจากในสภาพปกติระบบสรีรวิทยาของสิ่งมีชีวิตจะมีการปรับตัวเพื่อรักษาสมดุลของ pH ในเลือดให้คงที่ อย่างไรก็ตามยังมีบางรายงานที่ยืนยันว่าปัจจัยสิ่งแวดล้อม โดยเฉพาะความเค็มที่ลดลง หรือปริมาณแอมโมเนียที่เพิ่มขึ้น รวมทั้งภาวะเครียดอื่น ๆ มีผลทำให้ปริมาณโปรตีนในเลือดกุ้งลดลงได้ (Chen *et al.*, 1994; Chen and Cheng, 1995; Perazzolo *et al.*, 2002) นอกจากนี้จากการศึกษาในกุ้ง western rock lobster ยังพบว่าปัจจัยความเครียดมีส่วนสำคัญที่ทำให้เวลาที่ใช้ในการแข็งตัวของเลือด (clotting time) ลดลงทั้ง ๆ ที่กุ้งกลุ่มดังกล่าวมี THC ลดลง (Jussila *et al.*, 2001) ซึ่งอาจจะมีความเป็นไปได้ที่ clotting time ของกุ้งอาจจะสัมพันธ์กับปัจจัยอื่น ๆ นอกเหนือจาก clotting proteins ที่ถูกปล่อยออกมาพร้อมกับการแตกตัวของเซลล์เม็ดเลือด

## 2. การศึกษาผลของการติดเชื้อต่อองค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกัน

จากการศึกษาผลของการติดเชื้อก่อโรคที่สำคัญ 3 ชนิด ได้แก่ แบคทีเรีย *V. harveyi*, ไวรัสตัวแดงดวงขาว (WSSV) และไวรัสหัวเหลือง (YHV) ต่อองค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันของกุ้งกุลาดำทั้งสองกลุ่มอายุ (60 และ 120 วัน) ในห้องปฏิบัติการ พบว่ากุ้งกุลาดำทั้งสองกลุ่มอายุมีการตอบสนองต่อการติดเชื้อทั้งสามชนิดเป็นไปในทิศทางเดียวกัน กล่าวคือทุกองค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันที่ตรวจวัดมีค่าลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกุ้งในกลุ่มควบคุม ยกเว้นความเป็นกรดต่าง (pH) ของเลือดกุ้งที่ไม่มีการเปลี่ยนแปลง นอกจากนี้ยังพบว่าเวลาที่ใช้ในการแข็งตัวของเลือด (blood clotting) ของกุ้งที่ติดเชื้อทั้งสามชนิดยังเพิ่มขึ้นอีกด้วย

โดยที่กุ้งอายุ 60 วัน ที่ติดเชื้อ *V. harveyi*, WSSV และ YHV มีปริมาณของเม็ดเลือดรวมลดลง 35%, 70% และ 50% ตามลำดับ PO activity ลดลง 34%, 89% และ 84% ตามลำดับ โปรตีนในน้ำเลือดลดลง 12%, 22% และ 15% ตามลำดับ ปริมาณน้ำตาลในเลือดลดลง 63%, 71% และ 65% ตามลำดับ และเวลาที่ใช้ในการแข็งตัวของเลือดของกุ้งทดลองส่วนใหญ่เพิ่มขึ้นเป็น 40 วินาที ในขณะที่กุ้งปกติส่วนใหญ่มีค่า clotting time 20 วินาที ส่วนกุ้งอายุ 120 วัน ที่ติดเชื้อ *V. harveyi*, WSSV และ YHV มีปริมาณของเม็ดเลือดรวมลดลง 28%, 58% และ 67% ตามลำดับ PO activity ลดลง 27%, 37% และ 33% ตามลำดับ โปรตีนในน้ำเลือดลดลง 18%, 32% และ 21% ตามลำดับ ปริมาณน้ำตาลในเลือดลดลง 74%, 58% และ 48% ตามลำดับ และเวลาที่ใช้ในการแข็งตัวของเลือดของกุ้งทดลองส่วนใหญ่เพิ่มขึ้นเป็น 120 วินาที ในขณะที่กุ้งปกติส่วนใหญ่มีค่า clotting time 20 วินาที (ตารางที่ 3 และ 4)

ตารางที่ 3 แสดงค่าปัจจัยองค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันของกุ้งอายุ 60 วัน ที่ถูกชักนำให้มีการติดเชื้อต่าง ๆ ในห้องปฏิบัติการ

องค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกัน	กุ้งที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการ อายุ 60 วัน			
	กลุ่มควบคุม	กลุ่มติดเชื้อ <i>V. harveyi</i>	กลุ่มติดเชื้อ WSSV	กลุ่มติดเชื้อ YHV
THC ( $10^4$ cells/mm <sup>3</sup> )	5.93 ± 1.79 <sup>a</sup>	3.87 ± 1.92 <sup>b</sup>	1.77 ± 0.84 <sup>b</sup>	2.95 ± 2.23 <sup>b</sup>
PO activity (unit/min/mg-protein)	45.6 ± 5.6 <sup>a</sup>	30.0 ± 3.7 <sup>b</sup>	5.2 ± 1.3 <sup>b</sup>	7.1 ± 1.6 <sup>b</sup>
Serum protein (mg/ml)	125.4 ± 14.84 <sup>a</sup>	110.5 ± 15.7 <sup>b</sup>	97.8 ± 17.7 <sup>b</sup>	107.1 ± 14.3 <sup>b</sup>
Blood glucose (mg%)	72.11 ± 8.21 <sup>a</sup>	26.96 ± 2.19 <sup>b</sup>	20.58 ± 8.2 <sup>b</sup>	25.56 ± 7.99 <sup>b</sup>
Blood pH	7.30 ± 0.09 <sup>a</sup>	7.36 ± 0.12 <sup>a</sup>	7.27 ± 0.15 <sup>a</sup>	7.27 ± 0.08 <sup>a</sup>
Clotting time (second)	20	40	40	40

Values (mean ± S.D.) followed by the same letter in a row do not differ significantly at  $P = 0.05$

ผลการศึกษาพบว่า การติดเชื้อโดยเฉพาะเชื้อไวรัส WSSV และ YHV จะสัมพันธ์กับการลดลงของปริมาณเม็ดรวม และ PO activity ในสัดส่วนที่สูงมากเมื่อเทียบกับกุ้งปกติ สอดคล้องกับรายงานของกิจการและคณะ (2543e) ที่พบว่า กุ้งกุลาดำที่ติดเชื้อไวรัสหัวเหลือง หรือไวรัสตัวแดงดวงขาวจะมีปริมาณเม็ดเลือดรวม และ PO activity ลดลงสูงสุดถึง 82% และ 68% ตามลำดับ ทั้งนี้ อาจเป็นผลมาจากการที่ไวรัสหัวเหลืองจะเข้าไปเพิ่มจำนวนในเซลล์เม็ดเลือดโดยตรง เป็นผลให้เกิดการตายของเซลล์เม็ดเลือด ในขณะที่มีหลักฐานว่า WSSV สามารถก่อให้เกิดการติดเชื้อในเนื้อเยื่อที่ทำหน้าที่ผลิตเม็ดเลือด (haematopoietic tissue) ของกุ้ง (Supamattaya *et al.*, 1994; Supamattaya, *et al.*, 1998) และจากการศึกษาในกุ้งขาว *L. vannamei* พบว่าการติดเชื้อ Taura syndrome virus มีผลทำให้ปริมาณเม็ดเลือดรวมลดลงถึง 79% (Song *et al.*, 2003) หรือการศึกษาในกุ้งกุลาดำ *P. monodon* และกุ้งญี่ปุ่น *P. japonicus* ที่ติดเชื้อ WSSV ก็ให้ผลการศึกษาในลักษณะเดียวกัน (Hennig *et al.* 1998; Chang *et al.*, 1999) ซึ่งพบว่าการแตกตัวของเซลล์เม็ดเลือด (haemocytolysis) การสร้างเซลล์ทดแทนในเนื้อเยื่อที่มี

การติดเชื้อ การเกิดโนดูล (nodule formation) หรือการขัดขวางกระบวนการสร้างเซลล์เม็ดเลือด (haematopoiesis) ระหว่างการติดเชื้อจะสัมพันธ์กับการลดลงของ THC โดยตรง (Song et al., 2003) นอกจากนี้การศึกษาค้นคว้ายังพบว่าเปอร์เซ็นต์การลดลงของปริมาณเม็ดเลือดและ PO activity ของกุ้งอายุ 120 วัน อยู่ในสัดส่วนที่ต่ำกว่าของกุ้งอายุ 60 วัน จึงมีความเป็นไปได้ที่ภูมิคุ้มกันที่เกี่ยวข้องกับเซลล์เม็ดเลือดของกุ้งขนาดใหญ่จะมีความสามารถในการตอบสนองต่อการติดเชื้อทั้งสามชนิดได้ดีกว่ากุ้งขนาดเล็ก

ตารางที่ 4 แสดงค่าปัจจัยองค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันของกุ้งกุลาดำอายุ 120 วัน ที่ถูกชักนำให้มีการติดเชื้อต่าง ๆ ในห้องปฏิบัติการ

องค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกัน	กุ้งที่เลี้ยงในห้องปฏิบัติการ อายุ 120 วัน			
	กลุ่มควบคุม	กลุ่มติดเชื้อ <i>V. harveyi</i>	กลุ่มติดเชื้อ WSSV	กลุ่มติดเชื้อ YHV
THC ( $10^4$ cells/mm <sup>3</sup> )	4.05 ± 2.58 <sup>a</sup>	2.93 ± 1.81 <sup>b</sup>	1.72 ± 0.13 <sup>b</sup>	1.32 ± 0.94 <sup>b</sup>
PO activity (unit/min/mg-protein)	53.87 ± 8.64 <sup>a</sup>	39.36 ± 5.80 <sup>b</sup>	33.67 ± 9.08 <sup>b</sup>	36.32 ± 4.94 <sup>b</sup>
Serum protein (mg/ml)	137.46 ± 16.09 <sup>a</sup>	112.56 ± 13.72 <sup>b</sup>	92.79 ± 17.75 <sup>b</sup>	109.08 ± 14.32 <sup>b</sup>
Blood glucose (mg%)	65.12 ± 9.02 <sup>a</sup>	16.95 ± 2.57 <sup>b</sup>	27.10 ± 5.33 <sup>b</sup>	34.02 ± 3.62 <sup>b</sup>
Blood pH	7.21 ± 0.07 <sup>a</sup>	7.25 ± 0.07 <sup>a</sup>	7.11 ± 0.14 <sup>a</sup>	7.20 ± 0.28 <sup>a</sup>
Clotting time (second)	20	120	120	120

Values (mean ± S.D.) followed by the same letter in a row do not differ significantly at P = 0.05

จากการศึกษาค้นคว้าพบว่าระหว่างการศึกษาการติดเชื้อทั้งสามชนิด กุ้งกุลาดำจะมีปริมาณของโปรตีนในน้ำเลือดลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม ซึ่งสัมพันธ์กับการต้องใช้เวลามากขึ้นสำหรับการแข็งตัวของเลือด ทั้งนี้เนื่องจากโปรตีนที่เกี่ยวข้องกับการแข็งตัวของเลือด (clottable proteins) จะถูกปลดปล่อยออกมาขณะที่มีการแตกของเม็ดเลือดเนื่องจากการถูกกระตุ้นด้วยเชื้อก่อโรคระหว่างการติดเชื้อ ดังนั้นเมื่อปริมาณของเม็ดเลือดลดลงก็จะส่งผลต่อปริมาณของโปรตีนในเลือดด้วย สอดคล้องกับการศึกษาในกุ้งขาว *L. vannamei* ที่พบว่าการติด

เชื้อ Taura syndrome virus (TSV) มีผลทำให้ปริมาณโปรตีนในเลือดลดลง 56% และ clottable proteins ลดลงถึง 80% และเลือดของกุ้งที่ติดเชื้อยังมีการแข็งตัวค่อนข้างช้า (poor coagulate) อีกด้วย (Song *et al.*, 2003) กุ้งขนาดใหญ่ (120 วัน) ต้องใช้เวลาในการแข็งตัวของเลือดนานกว่าในกุ้งขนาดเล็ก (60 กรัม) ซึ่งอาจเป็นผลมาจากกุ้งขนาดใหญ่ที่ติดเชื้อมีเปอร์เซ็นต์การลดลงของปริมาณโปรตีนในเลือดในสัดส่วนที่สูงกว่า นอกจากนี้พบว่า การติดเชื้อยังมีผลต่อการเปลี่ยนแปลงของปริมาณน้ำตาลในเลือดของกุ้งโดยตรง เช่นเดียวกับปัจจัยสิ่งแวดล้อมอื่น ๆ ที่ติดเชื้อยังมีการลดลงสามารถ อย่างไรก็ตาม การชักนำให้ติดเชื้อโดยวิธีการฉีดอาจจะมีผลกระทบต่อ การเปลี่ยนแปลงขององค์ประกอบเลือดและภูมิคุ้มกันของกุ้งในช่วงสั้น ๆ ทั้งนี้ความรุนแรงของผลกระทบขึ้นอยู่กับปริมาณของเม็ดเลือดกุ้งที่ถูกทำลายไประหว่างการติดเชื้อ