

บทที่ 1

บทนำ

จากกระแสความตื่นตัวในเรื่องความปลอดภัยในการบริโภคอาหาร (Food Safety) ในประเทศพัฒนามีเพิ่มมากขึ้น เรื่องความปลอดภัยในอาหารจึงถูกหยิบยกมาใช้เป็นมาตรการกีดกันทางการค้า หนึ่งในสินค้าส่งออกของไทยซึ่งได้รับผลกระทบจากมาตรการกีดกันทางการค้าดังกล่าว ได้แก่ ผลิตภัณฑ์จากกุ้ง ผลิตภัณฑ์จากกุ้งของไทยอยู่ในชั้นแนวหน้า มีความปลอดภัย และได้มาตรฐานตามสากล ภาพรวมการส่งออกกุ้งของไทยเพิ่มขึ้น โดยไทยส่งออกกุ้งไปต่างประเทศทั้งหมด 47,471 ตัน คิดเป็นมูลค่า 15,869 ล้านบาท เพิ่มจากช่วงเดียวกันในปี 2545 คิดเป็นปริมาณเพิ่มขึ้น 10.35 เปอร์เซ็นต์ ส่วนมูลค่าเพิ่มขึ้น 8.04 เปอร์เซ็นต์ แม้ว่าภาพรวมการส่งออกกุ้งของไทยจะเพิ่มขึ้น แต่การส่งกุ้งเข้าตลาดสหภาพยุโรป (อียู) ซึ่งเป็นตลาดใหญ่ที่สุดยังคงลดลงทั้งปริมาณและมูลค่าโดยไทยสามารถส่งเข้าได้เพียง 842 ตัน คิดเป็นมูลค่า 204 ล้านบาทลดลงจากช่วงเดียวกันของปี 2545 ประมาณ 65.55 และ 67.87 เปอร์เซ็นต์ตามลำดับ(กรมศุลกากร, 2546) สืบเนื่องจากการที่สหภาพยุโรปตรวจพบคลอแรมฟินิคอลจากสินค้ากุ้งทรายกระป๋อง (Sand Shrimp) ของไทย โดยอียูกำหนดว่าต้องไม่พบสารตกค้างดังกล่าวเลยในเนื้อกุ้ง (Zero Tolerance) ปัจจุบันนักวิชาการได้แนะนำให้เกษตรกรผู้เลี้ยงกุ้งหันมาใช้จุลินทรีย์ที่มีคุณสมบัติเป็นโพรไบโอติก และสารกระตุ้นภูมิคุ้มกันจากธรรมชาติแทนการใช้สารปฏิชีวนะ เนื่องจากพบว่าโพรไบโอติกและสารกระตุ้นภูมิคุ้มกันจากธรรมชาติ ทำให้กุ้งมีการเจริญเติบโตสูงขึ้น ทนต่อการเปลี่ยนแปลงของสภาวะแวดล้อมแวดล้อมดีขึ้น(Raa, 1996; Sakai, 1999; Rengpipat, 2000)

นอกจากนั้นการเพาะเลี้ยงสัตว์น้ำในปัจจุบันมีการใช้สารกระตุ้นภูมิคุ้มกันอย่างแพร่หลาย โดยเฉพาะ ปลา ซึ่งมีการใช้สารกระตุ้นภูมิคุ้มกันทางการค้ากันอย่างกว้างขวาง เช่น การศึกษาของ Skjermo (2005) ซึ่งเปรียบเทียบการใช้บีตากลูแคนที่สกัดจากสาหร่ายทะเล (*Chaetoceros mulleri* (Glucan CM)) กับบีตากลูแคนทางการค้า (Macrogard®) ต่อการรอดชีวิตของปลาคอดวัยอ่อน พบว่ากลุ่มที่ให้อาหารผสม Glucan CM มีการรอดชีวิต การเจริญเติบโต สูงกว่ากลุ่ม Macrogard® และกลุ่มควบคุม นอกจากนี้ยังพบ *Vibrio* spp. ปริมาณมากของกุ้งกลุ่ม Macrogard® ซึ่งมากกว่ากลุ่มควบคุม ในขณะที่กลุ่ม Glucan CM พบ *Vibrio* spp. เกาะบริเวณทางเดินอาหารน้อยที่สุด

Gildberg และ Mikkelsen (1998) ศึกษาการใช้ แลกติกแอซิดแบคทีเรีย *Carnobacterium divergens* ที่แยกได้จากลำไส้ของปลาคอด และปลาแซลมอล และสารกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกันผสมในอาหารเลี้ยงปลาคอด หลังการทดลองเลี้ยงเป็นเวลา 3 สัปดาห์ ชักนำไปเกิดโรคด้วย *Vibrio*

anguillarum พบว่าหลังการชักนำให้เกิดโรค 12 วัน ปลาคอด และปลาแซลมอลวัยอ่อนกลุ่มที่ให้ แลกติกแอสิคแบคทีเรียผสมกับสารกระตุ้นภูมิคุ้มกัน มีการตายสะสมต่ำที่สุด

Salinas และคณะ (2005) ศึกษาการใช้ *Lactobacillus delbrueckii* ssp. *lactis* และ *Bacillus subtilis*, ผสมในอาหารเลี้ยงปลาทะเล โดยให้เป็นระยะเวลา 3 สัปดาห์ พบว่าการทำงานของระบบ กลืนทำลายสิ่งแปลกปลอม (phagocytic activity) และ cytotoxic activity ของปลาในกลุ่มทดลองสูงกว่ากลุ่มควบคุม และหลังจากนั้นหยุดให้อาหารผสมเชื่อดังกล่าว 1 สัปดาห์ พบว่ามีการทำงานของ ระบบภูมิคุ้มกันลดลง ซึ่งชี้ให้เห็นว่าแบคทีเรียดังกล่าวไม่สามารถทนอยู่ในระบบทางเดินอาหาร ของปลาได้

ดังนั้นการศึกษานหาสารกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกัน เพื่อป้องกัน และกำจัดสิ่งแปลกปลอมให้กับ สัตว์น้ำที่ทำการเพาะเลี้ยง โดยเฉพาะการเพาะเลี้ยงกุ้งกุลาดำซึ่งเป็นเศรษฐกิจของไทย เนื่องจากการ เลี้ยงง่าย ให้ผลตอบแทนสูงในระยะเวลาสั้น คือ ประมาณ 4 เดือน (เอกสารประกอบการสัมมนา, 2542.) จากการศึกษาพบสารที่มีคุณสมบัติกระตุ้นภูมิคุ้มกัน ได้แก่ บีตาไกลแคน (Guoding และคณะ, 1997) เพพทิโดไกลแคน (Itami และคณะ, 1998) วัคซีนจากแบคทีเรีย (Teunissen และคณะ, 1998) สารสี Astaxanthine (Boonyaratpalin และคณะ, 2000) วิตามินซี (López และคณะ, 2003) และโพรไบโอติก (Rengpipat และคณะ, 2000) เป็นต้น

กุลาดำ หรือกุ้งทะเล หรือกุ้งม้าลาย มีชื่อวิทยาศาสตร์ว่า *Penaeus monodon* Fabricius และมีชื่อภาษาอังกฤษว่า Tiger prawn หรือ Giant tiger prawn กุ้งชนิดนี้เป็นกุ้งที่มีขนาดใหญ่ที่สุดในวงศ์ Penaeidae ลำตัวมีสีม่วงแดง มีแถบสีน้ำตาลดำขวางลำตัวเป็นปล้องๆ โคนขาว่ายน้ำมีแถบสี เหลืองเป็นปล้องๆ เปลือกหัวเกลี้ยงไม่มีขน หนวดมีสีดำไม่มีลาย ฟันกรีด้านบนมี 7-8 ซี่ ด้านล่างมี 3 ซี่ ร่องด้านข้างกรีดทั้งสองข้างมีลักษณะแคบและยาวไม่ถึงฟันกรีดอันสุดท้าย ขาเดินคู่ที่ 5 ไม่มี ระวังค์อันนอก ขอบอาศัยในบริเวณน้ำลึก ห่างจากชายฝั่งและขอบพื้นทะเลที่เป็นดินทราย สามารถ ทนอยู่ได้ในที่มีอุณหภูมิสูง และความเค็มต่ำ กุ้งจะเจริญเติบโตรวดเร็วบริเวณป่าชายเลน ถิ่นอาศัย ของกุ้งกุลาดำได้แก่ น่านน้ำแถบใต้หวัน ไทย มาเลเซีย อินโดนีเซีย ฟิลิปปินส์ และพบมากที่สุด ออสเตรเลีย และอินเดีย (วัลลภ คงเพิ่มพูน, 2534)

ระบบภูมิคุ้มกันในกุ้งกุลาดำเป็นระบบภูมิคุ้มกันแบบไม่เฉพาะเจาะจง มีทั้งกิจกรรมที่ เกิดขึ้นโดยเซลล์ ได้แก่ การแข็งตัวของเลือด (hemolymph clotting) กระบวนการกลืนทำลาย หรือฟาโกไซโทซิส (phagocytosis) การสร้างโนดูล (nodule formation) การห่อหุ้มสิ่งแปลกปลอม (encapsulation) และระบบโพรเฟินอลออกซิเดส (prophenoloxidase system) กิจกรรมที่เกิดขึ้น โดยสารน้ำ ได้แก่ ฤทธิ์ต้านแบคทีเรีย (antibacterial activity) แอคกลูตินิน (agglutinin) สารคล้ายไซ โตไคน์ (cytokine-like factors) โมดูเลเตอร์ (modulators) สารที่เกี่ยวข้องกับการแข็งตัวของเลือด (clotting factors) โดยเนื้อเยื่อที่เกี่ยวข้องกับระบบภูมิคุ้มกันในกุ้งกุลาดำ ได้แก่ ต่อมมน้ำเหลือง (lymphoid organ) อวัยวะสร้างเม็ดเลือด (hemopoietic tissue) รวมทั้งอวัยวะต่างๆ ที่มีเซลล์จับกิน

กระจายอยู่ โดยอวัยวะสร้างเม็ดเลือดของกิ้งจะอยู่ใกล้กับหลอดเลือดเอออร์ตาส่วนหน้า (anterior aorta) ได้กรี ซึ่งมีทั้งลักษณะ กลม และลอนยาวเล็กๆกระจายอยู่ (Supamattaya และ คณะ, 2000)

จากการศึกษาพบว่าการทำงานของเซลล์แต่ละชนิดจะมีหน้าที่ในการทำลายสิ่งแปลกปลอมแตกต่างกันดังแสดงในตารางที่ 1

ตารางที่ 1 การทำงานของเซลล์แต่ละชนิดในระบบภูมิคุ้มกัน

| ชนิดของ Haemocyte | การทำงานของระบบภูมิคุ้มกัน |
|-------------------|--|
| ไฮยาลิน | ฟาโกไซโทซิส |
| เซมิกรานูล | การห่อหุ้มสิ่งแปลกปลอม ฟาโกไซโทซิส ระบบการเก็บและการหลั่งเอนไซม์โปรตีนออกซิเดส |
| กรานูล | ระบบการเก็บและการหลั่งเอนไซม์โปรตีนออกซิเดส |

(ที่มา: Johanssan และคณะ, 2000)

วัตถุประสงค์ของการศึกษารั้งนี้

เพื่อศึกษาเปรียบเทียบผลของการใช้ เซลล์ที่ไม่มีชีวิตของโพรไบโอติกแบคทีเรีย โพรไบโอติกแบคทีเรีย และ สารกระตุ้นภูมิคุ้มกันทางการค้า ต่อ อัตราการเจริญเติบโต ความสามารถในการต้านทานต่อการเกิดโรคและ การกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกันในกิ้งกุลาคำ

ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

ได้สารกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกันของกิ้งกุลาคำที่สามารถผลิตได้เองนำมาทดแทนการใช้สารปฏิชีวนะ และสารกระตุ้นระบบภูมิคุ้มกันที่นำเข้าจากต่างประเทศ ซึ่งเป็นประโยชน์ต่อเกษตรกรผู้เลี้ยงกิ้งกุลาคำ

ขอบเขตงานวิจัยของสิ่งที่นำมาทดสอบ

1. บีตากลูแคน (β -glucan) เชิงพาณิชย์ ในปริมาณที่กำหนดตามคู่มือการใช้ 2 กรัม/กิโลกรัม
2. เซลล์ที่ไม่มีชีวิตของโพรไบโอติกแบคทีเรีย *Bacillus* สายพันธุ์ S11(BS11) ในปริมาณที่เหมาะสมหลังทำงานวิจัย
3. โพรไบโอติกแบคทีเรีย *Bacillus* สายพันธุ์ S11(BS11) ในปริมาณ 10^{10} CFU/g ของอาหารกิ้ง (Rengpipat, 1998)