

บทที่ 3

วิธีการดำเนินการวิจัย

3.1 การเพาะเลี้ยงและศึกษาการเจริญของเชื้อป्रอไบโอติกสำหรับสุกรในน้ำทึ้งจากการต้มเส้นขนมจีน

จากการแยกและคัดเลือกหาเชื้อแบคทีเรียป्रอไบโอติกสำหรับสุกรของการทดลองในปีที่ ๑ นั้น คัดเลือกได้เชื้อ lactic acid bacteria (LAB) strain SK5 ซึ่งแสดงประสิทธิภาพดีที่สุดในการยับยั้งเชื้อก่อโรคทางเดินอาหารในสุกร แต่เนื่องจากเชื้อ LAB strain SK5 นี้ไม่สร้างเอนไซม์ amylase จึงไม่สามารถใช้แป้งในน้ำทึ้งจากการต้มเส้นขนมจีนเพื่อให้เป็นแหล่งของการบ่อนและพลังงานในการเจริญ ได้ ดังนั้นจึงได้นำเชื้อ *Bacillus coagulans* NF17 ซึ่งเป็นเชื้อที่สร้างเอนไซม์ amylase ได้ดี และมีประสิทธิภาพในการสร้างกรดแอลกอติกและทนอุณหภูมิสูง (ดาวาระณ และสาวนิต, 2548) มาเพาะเลี้ยงในน้ำทึ้งจากการต้มเส้นขนมจีนร่วมกับเชื้อ LAB strain SK5 เพื่อให้เชื้อ *B. coagulans* NF17 ย่อยแป้งให้ได้น้ำตาลและเชื้อป्रอไบโอติก LAB strain SK5 สามารถใช้น้ำตาลนั้นในการเจริญได้

ทำการศึกษาการเจริญของเชื้อ LAB strain SK5 ร่วมกับเชื้อ *Bacillus coagulans* NF 17 ในน้ำต้มเส้นขนมจีนดังนี้

3.1.1. เตรียม inoculum ของเชื้อ LAB strain SK5 ในอาหาร MRS broth บ่มที่ 30 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง เชื้อ *Bacillus coagulans* NF 17 โดยเตรียม inoculum ของเชื้อในอาหาร Glucose Yeast extract Peptone (GYP) broth บ่มที่อุณหภูมิ 42 องศาเซลเซียส 24 ชั่วโมง

3.1.2. อาหารที่ใช้เพาะเลี้ยงเชื้อ LAB strain SK5 และ *Bacillus coagulans* NF 17 ได้แก่น้ำต้มเส้นขนมจีนที่ไม่เติมและเติมน้ำนมゆอชีท 10 % โดยเตรียมให้มีปริมาตร 100 มล. ใน flask ขนาด 250 มล. ปีเปตเชื้อ SK 5 และ NF 17 ลงอาหารที่เตรียมในอัตราส่วน 1: 1 โดยปริมาตรโดยให้มี % inoculum ของแต่ละเชื้อเป็น 1 เปอร์เซ็นต์

3.1.3. บ่มที่อุณหภูมิ 30 องศาเซลเซียส ตรวจนับปริมาณเชื้อในแต่ละวัน เป็นเวลา 3 วันตรวจนับเชื้อโดยวิธี spread plate technique ซึ่งเชื้อ SK 5 จะนับบนอาหาร MRS ส่วนเชื้อ NF 17 จะตรวจบนอาหาร GYP ที่มีส่วนผสมของ CaCO₃ อญี่ 1 เปอร์เซ็นต์ โดยบ่มที่ 30 และ 42 องศาเซลเซียส ตามลำดับ เป็นเวลา 24 ชั่วโมง

3.2 ศึกษาปริมาณเชื้อป्रอไบโอติกและเชื้อแบคทีเรียในวงศ์ Enterobacteriaceae ในสุกรทดลอง

สุกรที่ใช้ในการทดลองได้แก่พันธุ์カラจ ไวท์ (Large white) เป็นลูกสุกรหลังหย่านมโดยมาจากการแม่สุกรเดียวเพื่อลดความเบี่ยงเบนในเรื่องพันธุกรรม ซึ่งจะประกอบไปด้วยกลุ่มควบคุม (ไม่มีการให้เชื้อ

โปรดีไซน์) และกลุ่มทดสอบคือกลุ่มที่ที่ให้เชื้อโปรดีไซน์ แต่ละกลุ่มประกอบด้วยลูกสูตร 6 ตัว โดยแบ่งเพศของลูกสูตรให้กับกลุ่ม ทำการชั่งน้ำหนักและบันทึกข้อมูลก่อนเริ่มการทดลอง

3.2.1 ตรวจปริมาณเชื้อที่มีอยู่ในสูตรก่อนเริ่มการทดลอง นำไปตรวจเชื้อต่าง ๆ ดังนี้

กลุ่มแบคทีเรียกรดแผลติก แบคทีเรียนิววงศ์ Enterobacteriaceae และ ตรวจนับจำนวนเชื้อ *Salmonella* ในตัวอย่างมูลสูตร

3.2.2 ให้ลูกสูตรกินเชื้อโปรดีไซน์ได้แก่ เชื้อผสมะหวัง ไอโซเลท SK 5 กับเชื้อ *Bacillus coagulans* NF17 (เลี้ยงในน้ำต้มสันบนมีน้ำนม 10%) โดยให้มีเชื้อโปรดีไซน์ประมาณ 10^9 - 10^{10} CFU/สูตร/วัน ให้กินต่อเนื่องทุกวันในกลุ่มทดลอง ส่วนในกลุ่มควบคุมจะให้กินน้ำต้มสันบนมีน้ำนม 10% ในปริมาณที่เท่ากันกับกลุ่มทดสอบ

3.2.3 ตรวจนับจำนวนประชากรแบคทีเรีย กลุ่มแบคทีเรียกรดแผลติก แบคทีเรียนิววงศ์ Enterobacteriaceae จากตัวอย่างมูลสูตรในวันที่ 7, 14, 21, 28, 42, 49 หลังได้รับเชื้อโปรดีไซน์

3.3 ทำ “challenged test” ในสูตรด้วยเชื้อก่อโรคห้องร่วง *Salmonella enterica* serovar Choleraesuis NIH 2392

หลังจากเลี้ยงสูตรด้วยอาหารที่พสมแบคทีเรียโปรดีไซน์เป็นเวลา 19 วัน จึงทำ “challenged test” โดยให้สูตรทึ่งกลุ่มควบคุมและกลุ่มทดสอบกินอาหารที่ปนเปื้อนด้วยเชื้อ *Salmonella Choleraesuis* NIH 2392 ในปริมาณ 10^8 cell/ สูตร/ วัน โดยให้เชื้อชัลโอมเนลลาติดต่อกันเป็นเวลา 3 วัน ทำการตรวจนับจำนวน *Salmonella* ในมูลสูตรหลังจากการให้เชื้อชัลโอมเนลลา 2 วันและ 4 วัน คือวันที่ 21 และ 23 ของการเลี้ยงสูตร โดยใช้ MPN techniques ร่วมกับการตรวจชัลโอมเนลลาตามวิธีของ FDA-BAM (Andrews et. al., 2001)

3.4 วิเคราะห์ปริมาณโปรดีไซน์ของน้ำทึ่งจากการต้มเส้นบนมีน้ำนมที่ผ่านการหมักด้วยเชื้อ LAB strain SK5 และ *Bacillus coagolans* NF 17

3.4.1 เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อโดยใช้น้ำต้มเส้นบนมีน้ำนมที่ได้วิเคราะห์ปริมาณแป้งในรูปของ total sugar และด้วยวิธี phenol-sulfuric acid method มาเจือจางให้มีความเข้มข้นของปริมาณแป้งประมาณ 2% และวัดปริมาตร 180 มล. ใส่ฟลาสก์ขนาด 500 มล. หลังจากนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ 120 °C เป็นเวลา 15 นาทีแล้ว เติมน้ำ UHT 10% ก่อนนำไปใช้เลี้ยงเชื้อโปรดีไซน์

- 3.4.2 เตรียม inoculums ของเชื้อ *Bacillus coagulans* NF17 โดยเลี้ยงใน GYP broth (glucose 2%, yeast extract 0.5% และ peptone 0.5%) บ่มที่อุณหภูมิ 42°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ส่วนเชื้อ LAB strain SK5 เลี้ยงใน MRS broth บ่มที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง
- 3.4.3 ใช้ inoculum ของเชื้อ *Bacillus coagulans* NF17 ปริมาณ 5% เลี้ยงในอาหารที่เตรียมไว้ จากนั้นนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 42°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมงก่อนที่จะ inoculate ด้วยเชื้อ LAB strain SK5 และนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง เมื่อบ่มครบเวลาแล้วตรวจนับปริมาณเชื้อ *Bacillus coagulans* NF17 ด้วยวิธี plate count technique โดยใช้ GYP agar ที่ผสม CaCO_3 0.5% และปริมาณเชื้อ LAB strain SK5 ในอาหารเลี้ยงเชื้อ MRS agar ที่ผสม CaCO_3 0.5% และนำไปวิเคราะห์ปริมาณโปรตีนในรูปของ total Kjedahl nitrogen เปรียบเทียบกับอาหารเลี้ยงเชื้อน้ำดื่มเส้นบนมีนที่เติมน้ำ UHT 10% ซึ่งไม่มีการ inoculate ด้วยเชื้อ นำไปโ-Proline otoikist โดยทำการทดลองละ 3 ชั้้า นำค่าที่ได้มาเปรียบเทียบกันทางสถิติ

3.5 การเพาะเลี้ยงและศึกษาการเจริญของเชื้อไปโ-Proline otoikist สำหรับสัตว์ปีกในน้ำทึ้งจากการต้มเส้นบนมีนจากการแยกและคัดเลือกหาเชื้อแบคทีเรียไปโ-Proline otoikist สำหรับสัตว์ปีกของการทดลองในปีที่ ๑ นั้น คัดเลือกได้เชื้อ lactic acid bacteria (LAB) strain LAB42 และ *Bacillus* sp. strain OB8 ซึ่งแสดงประสิทธิภาพดีที่สุดของกลุ่ม lactic acid bacteria และ *Bacillus* ในการยับยั้งเชื้อก่อโรคทางเดินอาหารในสัตว์ปีกตามลำดับ โดยที่ไโอโซเลต LAB42 และ OB8 ต่างสามารถสร้างเอนไซม์อะไมเลสออกมาบ่อยແປງในน้ำดื่มเส้นบนมีนได้ จึงทำการเพาะเลี้ยงเพื่อนำไปทดสอบประสิทธิภาพการเป็นไปโ-Proline otoikist แยกจากกันดังนี้

- 3.5.1 เลี้ยงเชื้อไโอโซเลต LAB42 ในอาหาร MRS broth บ่มที่ 30 องศาเซลเซียส และ OB8 ในอาหาร Mixed NB (glucose 0.5%, yeast extract 0.1%, peptone 0.5%, beef extract 0.3% และ $\text{MgSO}_4 \cdot 7\text{H}_2\text{O}$ 0.05%) บ่มที่ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง เพื่อใช้เป็น inoculum
- 3.5.2 เตรียมน้ำดื่มเส้นบนมีนที่เติมน้ำมูกอชที่ 10% ปริมาตร 100 มล. ในฟลาสก์ 250 มล. ไปเปต inoculum ของไโอโซเลต LAB42 และ OB8 ปริมาณ 1% มาเลี้ยงในน้ำดื่มเส้นบนมีนที่เติมน้ำ 10% บ่มที่อุณหภูมิ 30 และ 35 องศาเซลเซียสตามลำดับ ตรวจนับจำนวนเชื้อในแต่ละวันด้วยวิธี spread plate technique เป็นเวลา 3 วัน โดยนับเชื้อไโอโซเลต LAB42 บนอาหาร MRS agar ที่มี CaCO_3 ปริมาณ 0.5% และ OB8 บนอาหาร Mixed NA

3.6 ศึกษาประสิทธิภาพของแบคทีเรียไปโ-Proline otoikist ที่คัดเลือกได้ในไก่กระทง (Ribeiro et. al., 2007)

- 3.6.1 การเตรียมเชื้อไโอโซเลต LAB42 ผสมในอาหารสำหรับเลี้ยงไก่

เตรียม inoculum ของเชื้อ LAB42 โดยเลี้ยงในอาหาร MRS broth ปริมาตร 150 มล. บ่มที่ 30°C เป็นระยะเวลา 24 ชั่วโมง จากนั้นปีเปต inoculum ปริมาตร 5% ลงในน้ำต้มเส้นขนมจีนที่ผสมนมยูเอชที่ 10% บ่มที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ทำการตรวจนับจำนวนของเชื้อ LAB42 ก่อนนำไปผสมลงในอาหารໄก'

3.6.2 การเตรียมเชื้อไโอโซเดต OB8 ผสมในอาหารสำหรับเลี้ยงໄก'

เตรียม inoculum ของ *Bacillus* OB8 โดยเลี้ยงเชื้อในอาหาร Mixed NB ปริมาตร 150 มล. บ่มที่ 35°C เป็นระยะเวลา 24 ชั่วโมง จากนั้นปีเปต inoculum ปริมาตร 5% ลงในน้ำต้มเส้นขนมจีนที่ผสมนมยูเอชที่ 10% บ่มที่ 35°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ทำการตรวจนับจำนวนของ *Bacillus* OB8 ก่อนนำไปผสมลงในอาหารໄก'

3.6.3 ศึกษาประสิทธิภาพของแบคทีเรียโปรดไบโอติกที่คัดเลือกในໄก์ทดลอง

เตรียมໄก์กระทอง พันธุ์ Ross 1 อายุหนึ่งวัน จำนวน 120 ตัว คละเพศ มาชั่งน้ำหนัก และแบ่งกลุ่มໄก์แบบสุ่มตกลอต (allot) ออกเป็น 4 กลุ่มการทดลอง (treatment) ได้แก่

กลุ่มที่ 1 (T1) : ໄก์ได้รับอาหารผสมน้ำต้มเส้นขนมจีนที่เติมน้ำ 10%

กลุ่มที่ 2 (T2) : ໄก์ได้รับอาหารผสมยาปฏิชีวนะคลอเตตระไซคลิน 50 ppm

กลุ่มที่ 3 (T3) : ໄก์ได้รับอาหารผสม lactic acid bacteria strain LAB42 ที่เลี้ยงในน้ำต้มเส้นขนมจีนที่เติมน้ำ 10% ปริมาณ 10^9 CFU/g อาหาร

กลุ่มที่ 4 (T4) : ໄก์ได้รับอาหารผสม *Bacillus* OB8 ที่เลี้ยงในน้ำต้มเส้น

ขนมจีนที่เติมน้ำ 10% ปริมาณ 10^9 CFU/g อาหาร

ปรับให้ໄก์ชินกับอาหารและสภาพทดลองก่อนเริ่มทำการทดลอง เป็นเวลาหนึ่งสัปดาห์ จากนั้นทดลองเลี้ยงໄก์ตามกลุ่มการทดลองที่จัดไว้ เป็นเวลา 28 วันทดลอง (ໄก์จะมีอายุ 35 วัน) โดยนับวันแรกที่ໄก์ทดลองได้รับอาหารตามกลุ่มการทดลองที่จัดให้เป็นวันที่ 0 ของ การทดลอง และจัดให้ໄก์ในกลุ่มที่ได้รับโปรดไบโอติกทั้งสองสายพันธุ์ได้รับเชื้ออย่างต่อเนื่องในปริมาณ 10^8 CFU ต่อตัวต่อวัน เมื่อเลี้ยงໄก์ไปแล้ว 7 วันทดลอง ทำ "challenged test" โดยให้เชื้อก่อโรคท้องร่วง *Salmonella Enteritidis* แก่ໄก์ทดลองในปริมาณ 10^6 CFU ตรวจนับจำนวนเชื้อ lactic acid bacteria และ *Bacillus* จากนูลໄก์ ในวันที่ 0, 7, 14, 21 และ 28 ของการทดลอง โดยทำ dilution plate count บน MRS agar plate และ Mixed NA ตามลำดับ และตรวจนับจำนวนเชื้อชัลโມเนลลาจากนูลໄก์ ในวันที่ 0, 7, 8, 9, 14, 21 และ 28 ของการทดลอง ตามวิธีของ US FDA-BAM ร่วมกับ MPN techniques บันทึกน้ำหนักໄก์ทดลองเมื่อໄก์มีอายุได้ 20 และ 35 วัน และปริมาณอาหารที่ໄก์ได้รับทุกวัน เพื่อคำนวณหาค่าอัตราการแลกเปลี่ยน (feed conversion ratio: FCR)

3.7 วิเคราะห์ปริมาณโปรตีนของน้ำทึ้งจากการต้มเส้นขนมจีนที่ผ่านการหมักด้วยเชื้อ lactic acid bacteria strain LAB42 และ *Bacillus OB8*

- 3.7.1 เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ โดยใช้น้ำต้มเส้นขนมจีนที่ได้วิเคราะห์ปริมาณแป้งในรูปของ total sugar แล้วด้วยวิธี phenol-sulfuric acid method มาเจือจางให้มีความเข้มข้นของปริมาณแป้งประมาณ 2% แล้วเตรียมปริมาตร 180 มล. ใส่ฟลาสก์ขนาด 500 มล. หลังจากนำไปนึ่งฆ่าเชื้อที่ 120 °C เป็นเวลา 15 นาทีแล้ว เติมน้ำ UHT 10% ก่อนนำไปใช้เลี้ยงเชื้อไปในโถติกส์
- 3.7.2 เตรียม inoculums ของเชื้อ *Bacillus OB8* โดยเลี้ยงใน Mixed nutrient broth บ่มที่ อุณหภูมิ 35°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ส่วนเชื้อ LAB 42 เลี้ยงใน MRS broth บ่มที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง
- 3.7.3 ในการทดลองชุดที่ 1 ทำการเพาะเลี้ยงเชื้อ *Bacillus OB8* ในน้ำต้มเส้นขนมจีนที่เสริมด้วยนม UHT 10 เปอร์เซ็นต์ โดยใช้ inoculum ของเชื้อ *Bacillus OB8* ปริมาตร 5% นำไปบ่มที่อุณหภูมิ 35°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ในการทดลองชุดที่ 2 ทำการเพาะเลี้ยงเชื้อ LAB 42 ในน้ำต้มเส้นขนมจีนที่เสริมด้วยนม UHT 10 เปอร์เซ็นต์โดยใช้ inoculum ปริมาตร 5% นำไปบ่มที่อุณหภูมิ 30°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง โดยมีน้ำต้มเส้นขนมจีนที่เสริมด้วยนม UHT 10 เปอร์เซ็นต์ที่ไม่มีการเติมเชื้อโปรดไปโถติกเป็นชุดควบคุม โดยทำการทดลองชุดละ 3 ช้ำ นำค่าที่ได้มาเปรียบเทียบกันทางสถิติ

3.8 การวิเคราะห์ข้อมูลทางสถิติ

ข้อมูลการวิเคราะห์โปรตีนในการเพาะเลี้ยงแบคทีเรียโปรดไปโถติกเพื่อนำไปเลี้ยงไก่ของกลุ่มควบคุมและกลุ่มทดสอบ ทำการคำนวณหาค่าเฉลี่ย \pm ค่าความคลาดเคลื่อนมาตรฐาน ($X \pm SD$) วิเคราะห์ความแปรปรวนแบบแจกแจงทางเดียว (One-Way Anova) และเปรียบเทียบความแตกต่างของค่าเฉลี่ยระหว่างกลุ่มด้วยวิธีดันแคน (Duncan's new multiple range test, DMRT) สำหรับข้อมูลการวิเคราะห์โปรตีนในการเพาะเลี้ยงแบคทีเรียโปรดไปโถติกเพื่อนำไปเลี้ยงสุกร นำไปวิเคราะห์ด้วยวิธี Independent-Samples T Test โดยใช้โปรแกรมคอมพิวเตอร์สํารูป SPSS ที่ระดับความเชื่อมั่น 95% ($P < 0.05$)