

ภาคผนวก ก  
ข้อมูลการวิจัย

ตาราง 2 แสดงขนาดความกว้างและความยาว รวมทั้งปริมาณโปรตีนของปุ๋มปีกคู่หน้าและคู่หลัง ในหนอนเยื่อไฝ ตั้งแต่เดือนกันยายน 2546 ถึงเดือนเมษายน 2547

เดือน	ปุ๋มปีก	แสดงค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน		
		ความกว้าง (mm.)	ความยาว (mm.)	ปริมาณโปรตีน (μg)
กันยายน	ปุ๋มปีกคู่หน้า	0.61±0.05	0.81±0.05	0.74±0.25
	ปุ๋มปีกคู่หลัง	0.59±0.03	0.80±0.06	0.69±0.34
ตุลาคม	ปุ๋มปีกคู่หน้า	0.52±0.03	0.75±0.03	1.15±0.59
	ปุ๋มปีกคู่หลัง	0.49±0.04	0.71±0.03	0.95±0.66
พฤษภาคม	ปุ๋มปีกคู่หน้า	0.72±0.16	0.97±0.13	2.13±0.49
	ปุ๋มปีกคู่หลัง	0.68±0.17	0.95±0.14	1.81±0.87
ธันวาคม	ปุ๋มปีกคู่หน้า	0.61±0.10	0.86±0.11	2.38±1.45
	ปุ๋มปีกคู่หลัง	0.60±0.08	0.88±0.11	2.68±0.88
มกราคม	ปุ๋มปีกคู่หน้า	0.67±0.14	0.94±0.16	3.88±2.04
	ปุ๋มปีกคู่หลัง	0.63±0.12	0.93±0.13	3.48±1.40
กุมภาพันธ์	ปุ๋มปีกคู่หน้า	0.90±0.14	1.12±0.09	4.90±3.06
	ปุ๋มปีกคู่หลัง	0.82±0.12	1.05±0.10	5.14±2.02
มีนาคม	ปุ๋มปีกคู่หน้า	0.87±0.15	1.00±0.13	3.28±1.14
	ปุ๋มปีกคู่หลัง	0.82±0.16	1.01±0.12	3.96±1.36
เมษายน	ปุ๋มปีกคู่หน้า	0.72±0.15	0.96±0.16	6.65±4.73
	ปุ๋มปีกคู่หลัง	0.66±0.12	0.94±0.14	6.26±5.18

ตาราง 3 การวิเคราะห์ความแตกต่างขนาดความกว้างของปุ่มปีกคู่หน้าในหนอนเยื่อไฝ ตั้งแต่เดือน กันยายน 2546 ถึงเดือนเมษายน 2547

Mean	Treatment	2	4	1	5	3	8	7	6
0.5219	Grp. 2								
0.6116	Grp. 4	*							
0.6182	Grp. 1	*							
0.6754	Grp. 5	*							
0.7215	Grp. 3	*	*	*					
0.7287	Grp. 8	*	*	*					
0.8704	Grp. 7	*	*	*	*	*	*	*	
0.9035	Grp. 6	*	*	*	*	*	*	*	

\* = มีความแตกต่างทางสถิติ ( $P<0.05$ )

ตาราง 4 การวิเคราะห์ความแตกต่างขนาดความกว้างของปุ่มปีกคู่หลังในหนอนเยื่อไฝ ตั้งแต่เดือน กันยายน 2546 ถึงเดือนเมษายน 2547

Mean	Treatment	2	1	4	5	8	3	7	6
0.4992	Grp. 2								
0.5961	Grp. 1	*							
0.6013	Grp. 4	*							
0.6338	Grp. 5	*							
0.6643	Grp. 8	*							
0.6838	Grp. 3	*	*	*					
0.8236	Grp. 7	*	*	*	*	*	*	*	
0.8261	Grp. 6	*	*	*	*	*	*	*	

\* = มีความแตกต่างทางสถิติ ( $P<0.05$ )

ตาราง 5 การวิเคราะห์ความแตกต่างขนาดความยาวของปุ่มปีกคู่หน้าในหนอนเยื่อไฝ ตั้งแต่เดือน กันยายน 2546 ถึงเดือนเมษายน 2547

Mean	Treatment	2	1	4	5	8	3	7	6
0.7507	Grp. 2								
0.8125	Grp. 1								
0.8697	Grp. 4	*							
0.9497	Grp. 5	*	*	*					
0.9646	Grp. 8	*	*	*					
0.9711	Grp. 3	*	*	*					
1.0086	Grp. 7	*	*	*					
1.1251	Grp. 6	*	*	*	*	*	*	*	*

\* = มีความแตกต่างทางสถิติ ( $P < 0.05$ )

ตาราง 6 การวิเคราะห์ความแตกต่างขนาดความยาวของปุ่มปีกคู่หลังในหนอนเยื่อไฝ ตั้งแต่เดือน กันยายน 2546 ถึงเดือนเมษายน 2547

Mean	Treatment	2	1	4	5	8	3	7	6
0.7170	Grp. 2								
0.8092	Grp. 1	*							
0.8820	Grp. 4	*	*						
0.9367	Grp. 5	*	*						
0.9401	Grp. 8	*	*						
0.9523	Grp. 3	*	*						
1.0101	Grp. 7	*	*	*	*	*			
1.0595	Grp. 6	*	*	*	*	*	*		

\* = มีความแตกต่างทางสถิติ ( $P < 0.05$ )

ตาราง 7 การวิเคราะห์ความแตกต่างปริมาณโปรตีนของปูมีกุ้งน้ำในหนองเยื่อไผ่ ตั้งแต่เดือน กันยายน 2546 ถึงเดือนเมษายน 2547

Mean	Treatment	1	2	3	4	7	5	6	8
0.7486	Grp. 1								
1.1533	Grp. 2								
2.1329	Grp. 3								
2.3887	Grp. 4								
3.2800	Grp. 7	*	*						
3.8829	Grp. 5	*	*						
4.9093	Grp. 6	*	*	*	*	*			
6.6590	Grp. 8	*	*	*	*	*	*	*	*

\* = มีความแตกต่างทางสถิติ ( $P<0.05$ )

ตาราง 8 การวิเคราะห์ความแตกต่างปริมาณโปรตีนของปูมีกุ้งหลังในหนองเยื่อไผ่ ตั้งแต่เดือน กันยายน 2546 ถึงเดือนเมษายน 2547

Mean	Treatment	1	2	3	4	5	7	6	8
0.6925	Grp. 1								
0.9579	Grp. 2								
1.8094	Grp. 3								
2.6858	Grp. 4	*	*						
3.4863	Grp. 5	*	*						
3.9600	Grp. 7	*	*	*					
5.1440	Grp. 6	*	*	*	*	*			
6.2675	Grp. 8	*	*	*	*	*	*	*	*

\* = มีความแตกต่างทางสถิติ ( $P<0.05$ )

ตาราง 9 แสดงขนาดความกว้างและความยาวของปุ่มปีกคู่หน้าและคู่หลังในหนอนเยื่อไฝ  
หลังจากที่ได้รับ JHA ความเข้มข้นต่างๆ

กลุ่มทดลอง	วันที่ทำ การ ทดลอง	แสดงค่าเฉลี่ย±ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานของขนาดปุ่มปีก (มิลลิเมตร/ปีก)			
		ปุ่มปีกคู่หน้า		ปุ่มปีกคู่หลัง	
		ความกว้าง	ความยาว	ความกว้าง	ความยาว
กลุ่มควบคุม	0	0.52±0.04	0.73±0.06	0.51±0.04	0.66±0.08
	5	0.61±0.05	0.88±0.06	0.59±0.06	0.86±0.05
	10	0.59±0.05	0.88±0.06	0.59±0.06	0.86±0.09
	15	0.57±0.04	0.83±0.07	0.58±0.11	0.80±0.04
	20	0.59±0.09	0.79±0.04	0.56±0.06	0.77±0.02
JHA 0.1 µg	0	0.49±0.06	0.73±0.07	0.48±0.05	0.70±0.04
	5	0.52±0.05	0.72±0.07	0.51±0.04	0.71±0.08
	10	0.81±0.14	1.09±0.20	0.74±0.10	0.99±0.19
	15	0.90±0.10	1.13±0.17	0.87±0.16	1.05±0.13
	20	0.95±0.30	1.07±0.13	0.89±0.26	0.99±0.12
JHA 0.5 µg	0	0.49±0.05	0.69±0.05	0.46±0.06	0.66±0.06
	5	0.53±0.06	0.79±0.07	0.52±0.04	0.75±0.07
	10	0.80±0.15	1.07±0.17	0.82±0.16	1.05±0.19
	15	0.91±0.14	1.12±0.13	0.81±0.09	1.09±0.12
JHA 1.0 µg	0	0.55±0.06	0.76±0.06	0.54±0.05	0.70±0.06
	5	0.68±0.03	0.93±0.10	0.65±0.04	0.89±0.07
	10	1.05±0.33	1.24±0.19	0.99±0.35	1.18±0.18

ตาราง 10 แสดงปริมาณ โปรตีนของปูมปีกคู่หน้าและคู่หลังในหนอนเยื่อไฝ่หลังจากที่ให้ JHA แก่หนอนเยื่อไฝ่ความเข้มข้นต่างๆ

กลุ่มทดลอง	วันที่ทำการทดลอง	ปริมาณ โปรตีนของปูมปีกในหนอนเยื่อไฝ่ (ไมโครกรัม/ปีก)	
		ปูมปีกคู่หน้า (ค่าเฉลี่ย $\pm$ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน)	ปูมปีกคู่หลัง (ค่าเฉลี่ย $\pm$ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน)
กลุ่มควบคุม	0	1.19 $\pm$ 0.24	0.93 $\pm$ 0.15
	5	1.98 $\pm$ 0.16	1.91 $\pm$ 0.37
	10	2.67 $\pm$ 0.30	1.86 $\pm$ 0.33
	15	1.38 $\pm$ 0.04	1.30 $\pm$ 0.04
	20	2.93 $\pm$ 0.21	2.87 $\pm$ 0.17
JHA 0.1 $\mu$ g	0	1.53 $\pm$ 0.25	0.76 $\pm$ 0.34
	5	1.54 $\pm$ 0.17	1.15 $\pm$ 0.17
	10	5.33 $\pm$ 0.65	5.82 $\pm$ 2.99
	15	7.34 $\pm$ 0.20	5.84 $\pm$ 0.40
	20	7.37 $\pm$ 0.17	7.09 $\pm$ 0.71
JHA 0.5 $\mu$ g	0	0.48 $\pm$ 0.13	0.67 $\pm$ 0.27
	5	0.71 $\pm$ 0.07	1.97 $\pm$ 0.27
	10	5.18 $\pm$ 2.26	5.33 $\pm$ 2.44
	15	8.81 $\pm$ 0.63	6.28 $\pm$ 1.76
JHA 1.0 $\mu$ g	0	1.00 $\pm$ 0.27	1.65 $\pm$ 0.72
	5	3.52 $\pm$ 0.88	4.06 $\pm$ 0.90
	10	11.78 $\pm$ 1.31	7.92 $\pm$ 2.43

ตาราง 11 แสดงปริมาณ โปรตีนของปูมปีกในหนอนเยื้อไฝ หลังจากที่นำໄปเพาะเลี้ยงในอาหารเพาะเลี้ยงที่เติม 20E ความเข้มข้นต่างๆ

กลุ่มทดลอง	วันที่ทำการทดลอง	ปริมาณ โปรตีนของปูมปีกในหนอนเยื้อไฝ (ไมโครกรัม/ปีก) (ค่าเฉลี่ย $\pm$ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน)
กลุ่มควบคุม	0	3.92 $\pm$ 2.95
	2	4.11 $\pm$ 1.16
	4	3.89 $\pm$ 2.23
	6	3.75 $\pm$ 2.44
	8	4.31 $\pm$ 1.00
	10	4.13 $\pm$ 3.18
20E 0.05 µg	0	3.84 $\pm$ 1.92
	2	7.89 $\pm$ 2.34
	4	10.94 $\pm$ 2.12
	6	6.83 $\pm$ 3.97
	8	4.39 $\pm$ 1.85
	10	4.32 $\pm$ 4.21
20E 0.10 µg	0	3.86 $\pm$ 0.95
	2	7.11 $\pm$ 1.75
	4	8.49 $\pm$ 2.68
	6	7.33 $\pm$ 4.31
	8	7.26 $\pm$ 3.13
	10	
20E 0.25 µg	0	3.74 $\pm$ 0.47
	2	6.29 $\pm$ 2.42
	4	7.45 $\pm$ 3.11
	6	6.82 $\pm$ 0.95
	8	7.21 $\pm$ 2.64
	10	8.13 $\pm$ 2.86

กลุ่มทดลอง	วันที่ทำการทดลอง	ปริมาณ โพร์ตีนของปูมปีกในหนอนเยื่อไผ่ (ไมโครกรัม/ปีก) (ค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน)
20E 0.50 µg	0	3.69±1.23
	2	7.33±4.40
	4	5.46±1.68
	6	7.63±3.02
	8	8.14±2.46
	10	7.64±2.97

จัดทำโดย ภาควิชาเคมี  
Copyright © by Chiang Mai University  
All rights reserved

**ภาคผนวก ข**  
**การเตรียมสารเคมี**

**การตรวจวัดปริมาณโปรตีนด้วย Bio-Rad Protein Assay Kit**

1. เตรียมโปรตีนมาตรฐาน โดยใช้ Bovine Serum Albumin (BSA) ให้มีความเข้มข้น 0.2, 0.4, 0.6, 0.8 และ 1.0 มิลลิกรัม/ มิลลิลิตร
2. เตรียม dye reagent ในอัตราส่วน dye reagent : น้ำกลั่น เท่ากับ 1 : 4 ส่วน แล้วกรองด้วยกระดาษกรองเบอร์ 1
3. เตรียมตัวอย่างของปูมีปีกและ dye reagent สำหรับตรวจวัดปริมาณโปรตีน
4. ปีเปตโปรตีนมาตรฐานและตัวอย่างของปูมีปีกตัวอย่าง อย่างละ 20 ไมโครลิตรลงในหลอดทดลอง ในการวัดค่าจะทำการวัด 2 ชั้ว
5. เติม diluted dye reagent 1 มิลลิลิตร ลงในหลอดทดลองแต่ละหลอดแล้ว vortex
6. ตั้งทึ้งไว้ที่อุณหภูมิห้องเป็นเวลาอย่างน้อยที่สุด 5 นาที แต่ไม่ควรทิ้งไว้เกิน 1 ชั่วโมง
7. นำโปรตีนมาตรฐานและตัวอย่างของปูมีปีกไปวัดค่าการคูณคลื่นแสงที่ 595 นาโนเมตร จากนั้นนำค่าการคูณคลื่นแสงของตัวอย่างปูมีปีกมาเทียบกับกราฟของโปรตีนมาตรฐานเพื่อทำการหาระดับโปรตีน

**การเตรียมอาหารเพาะเลี้ยงของแมลง (Grace's insect culture medium)**

1. เตรียมอาหารเพาะเลี้ยงของแมลง ปริมาตร 100 ไมโครลิตร
  - 1.1 ชั่ง Grace's medium (44.5 กรัม/ ลิตร) ปริมาตร 4.45 กรัม
  - 1.2 เติมน้ำกลั่นปริมาตร 60 มิลลิลิตร
  - 1.3 ปรับค่าความเป็นกรด-ด่าง ให้มีค่าเท่ากับ 6.5
  - 1.4 จากนั้นขยี้ลงใน volumetric flask แล้วปรับปริมาตรให้ครบ 100 มิลลิลิตร
  - 1.5 นำไปกรองในสภาพปลอดเชื้อ
2. การเตรียม antibiotic
  - 2.1 ทำการเตรียม antibiotic 3 ชนิด คือ penicillin, streptomycin และ kanamycin ที่อัตราส่วน antibiotic : Grace's medium เท่ากับ 50 มิลลิกรัม : 1 มิลลิลิตร

- 2.2 นำ antibiotic ทึ้ง 3 ชนิดมาอย่างละ 100 ไมโครลิตรเติมลงในอาหารเพาะเลี้ยงที่เตรียมไว้ ปริมาตร 4.7 มิลลิลิตร จะได้ปริมาตรสุดท้ายเท่ากับ 5 มิลลิลิตร
- 2.3 นำอาหารเพาะเลี้ยงที่เติม antibiotic แล้วไปกรองโดยใช้ membrane filter ขนาดเส้นผ่าศูนย์กลาง 0.24 ไมครอน ในสภาพปลอดเชื้อ
3. แยกอาหารเพาะเลี้ยงออกเป็น 2 ส่วน
- 3.1 กลุ่มควบคุมใช้อาหารเพาะเลี้ยงที่ไม่เติมชอร์โมน
  - 3.2 กลุ่มทดลองใช้อาหารเพาะเลี้ยงที่เติมชอร์โมนเออกไซโคโซนทั้งหมด 4 ความเข้มข้น ดังนี้
    - 3.2.1 0.05 ในโครกรัมต่อ มิลลิลิตร
    - 3.2.2 0.10 ในโครกรัมต่อ มิลลิลิตร
    - 3.2.3 0.25 ในโครกรัมต่อ มิลลิลิตร
    - 3.2.4 0.50 ในโครกรัมต่อ มิลลิลิตร

#### การเตรียมสารเคมีต่างๆ เพื่อใช้ในการสกัด RNA และการทำ PCR

##### 1. การเตรียมเจลอะเกโรส โตรโพเฟรชิส

###### 1.1 เตรียมเจลขนาดเล็ก 1.3%

ชั่ง agarose S	0.26	กรัม
เติม 0.5X TAE buffer	20	มิลลิลิตร

###### 1.2 เตรียมเจลขนาดใหญ่ 0.7%

ชั่ง agarose S	0.28	กรัม
เติม 0.5X TAE buffer	40	มิลลิลิตร

ทำให้ละลายด้วยความร้อน ทึ้งไว้ให้อุณหภูมิลดลงเหลือประมาณ 60 องศาเซลเซียส

จากนั้นนำไปเทลงในภาชนะเตรียมเจล

##### 2. การเตรียม 6X Gel-loading buffer สำหรับ agarose S gel

1% Bromophenol blue	12.5	มิลลิลิตร
1% Xylene cyanol FF	12.5	มิลลิลิตร
500 mM EDTA	0.1	มิลลิลิตร
Glycerol	15	มิลลิลิตร

เติมน้ำกลั่นจนครบ 50 มิลลิลิตร จากนั้นเก็บไว้ที่อุณหภูมิ 4 องศาเซลเซียส

**3. การเตรียม 50X TAE buffer**

Tris	242	กรัม
Glacial acetic acid	57.1	มิลลิลิตร
0.5M EDTA (pH 8.0)	100	มิลลิลิตร
เติมน้ำกลั่นจนครบ 1 ลิตร จากนั้นเก็บไว้ที่อุณหภูมิห้อง		

**4. การเตรียม 10X Tris-HCL buffer (TE)**

1M Tris-HCL (pH 8.0)	2	มิลลิลิตร
500 mM EDTA (pH 8.0)	0.4	มิลลิลิตร
น้ำกลั่น	197.6	มิลลิลิตร

**5. การเตรียม 1M Tris-HCL (pH 8.0)**

Tris	121.1	มิลลิลิตร
เติมน้ำกลั่น	800	มิลลิลิตร
ปรับ pH ด้วย HCL (ปล่อยให้สารละลายเย็นตัวลงแล้ววัด pH อีกครั้ง)		
เติมน้ำกลั่นจนครบ	1	ลิตร
นำไป autoclave ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 psi เวลา 15 นาที		

**6. การเตรียม 500 mM EDTA (pH 8.0)**

EDTA	186.1	กรัม
น้ำกลั่น	800	มิลลิลิตร
NaOH	20	กรัม
ปรับ pH ด้วย 5N NaOH		
เติมน้ำกลั่นจนครบ	1	ลิตร

**7. การเตรียมเอธิดีเมโนบรมีด (ethyldium bromide) (10 mg/ml)**

เอธิดีเมโนบรมีด	1	กรัม
น้ำกลั่น	100	มิลลิลิตร

8. การเตรียม DEPC (diethylpyrocarbonate) – treated water

น้ำกลั่น 100 มิลลิลิตร

DEPC 100 ไมโครลิตร

- เขย่าให้เข้ากัน แล้วนำไปบ่มที่อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 2 ชั่วโมง (เขย่าขวดบ่อยๆ เพื่อให้ RNase ที่อยู่ในขวดเดียวกันไป)
- นำไป autoclave ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 psi เวลา 20 นาที เพื่อทำการระเหย DEPC ออกให้หมด (ถ้ายังได้กลิ่น DEPC ให้นำไป autoclave อีกรั้ง)
- ห่อขวดด้วยพลาสติกใสแล้วเก็บที่อุณหภูมิห้อง

9. การเตรียม 3 M Sodium acetate (NaOAc), pH 5.2

Sodium acetate 408.3 กรัม

น้ำกลั่น 800 มิลลิลิตร

ปรับ pH ด้วย glacial acetic acid

เติมน้ำกลั่นจนครบ 1 ลิตร

นำไป autoclave ที่อุณหภูมิ 121 องศาเซลเซียส ความดัน 15 psi เวลา 20 นาที

## ประวัติผู้เขียน

ชื่อ – นามสกุล

กิตติ ตันเมืองปัก

วัน เดือน ปี เกิด

24 ตุลาคม 2523

ประวัติการศึกษา

สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาตอนต้น

จากโรงเรียนปักษ์ชัยประชานิรmit ปีการศึกษา 2538

สำเร็จการศึกษาระดับมัธยมศึกษาตอนปลาย

จากโรงเรียนปักษ์ชัยประชานิรmit ปีการศึกษา 2541

สำเร็จการศึกษาระดับปริญญาตรี วิทยาศาสตรบัณฑิต

สาขาวิชาภาษาไทย มหาวิทยาลัยมหาสารคาม ปีการศึกษา 2545

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright<sup>©</sup> by Chiang Mai University

All rights reserved