

รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์

เรื่อง

การวิเคราะห์ *cagA* และ *vacA* subtypes ชนิด s และ m ของเชื้อ *Helicobacter pylori* ในผู้ป่วยที่เป็นโรคกระเพาะอาหารชนิดเป็นแผลและไม่เป็นแผลและโรคมะเร็งกระเพาะอาหาร โดยวิธี PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อสายพันธุ์ในคนไทย

Analysis of *cagA* and *vacA* subtypes s and m of *Helicobacter pylori* in patients with peptic ulcer, non-ulcer and gastric carcinoma by PCR using primers specific to Thai strain

โดย

ดร. สุกัญญา ลินพิศาล

นางสาววิศรา สุวรรณ

รองศาสตราจารย์ แพทย์หญิงนิรัชร เลิศประเสริฐสุข

นางสาวกุลรัญญา พรหมเมืองยอง

ศาสตราจารย์เกียรติคุณ แพทย์หญิงกรรณิการ์ พรพัฒน์กุล

สถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์สุขภาพ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

ได้รับทุนสนับสนุนจากงบประมาณแผ่นดิน ประจำปีงบประมาณ 2547

มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

30 กันยายน 2548

กิตติกรรมประกาศ

โครงการวิจัยเรื่อง “การวิเคราะห์ *cagA* และ *vacA* subtypes ชนิด *s* และ *m* ของเชื้อ *Helicobacter pylori* ในผู้ป่วยที่เป็นโรคกระเพาะชนิดเป็นแผลและไม่เป็นแผล และโรคมะเร็งกระเพาะอาหารโดยวิธี PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย” ได้รับทุนสนับสนุนการวิจัยจากงบประมาณแผ่นดิน มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ประจำปีงบประมาณ 2547 รหัสโครงการวิจัย 02012700-0002

คณะวิจัยขอขอบคุณผู้ให้การสนับสนุนจนทำให้การดำเนินงานวิจัยสำเร็จลุล่วงไปได้ด้วยดี ดังนี้: Dr. Heinrich F Steger อาจารย์พิเศษภาควิชานิติเวชศาสตร์ คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ที่ให้คำปรึกษาด้านเทคนิค Polymerase Chain Reaction; Dr. Carl J Mason, The Armed Force Research Institute of Medical Sciences (AFRIMS) กรุงเทพฯ ที่ได้อนุเคราะห์ให้เชื้อ *H. pylori* ที่เพาะเลี้ยงจากผู้ป่วยคนไทยที่เป็นโรคกระเพาะอาหาร และขอขอบคุณผู้บริหารสถาบันวิจัยวิทยาศาสตร์สุขภาพ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ที่ให้งบประมาณสนับสนุนสำหรับการดำเนินงานวิจัยเพิ่มเติม

คณะผู้วิจัย

30 กันยายน 2548

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

บทคัดย่อ

เฮลิโคแบคเตอร์ไพโลไรเป็นเชื้อแบคทีเรียที่พบมากและมีความสัมพันธ์กับโรคกระเพาะอาหารอักเสบ โรคแผลกระเพาะอาหาร โรคแผลในลำไส้ส่วนต้นและโรคมะเร็งกระเพาะอาหาร ได้มีการพบยีนหลายชนิดที่เป็นปัจจัยความรุนแรงของโรค ซึ่งอาจสัมพันธ์กับอาการทางคลินิกของโรคได้แก่ ยีน *cagA*, *vacA* และ *iceA* วัตถุประสงค์ของการวิจัยนี้เพื่อศึกษาลักษณะยีน *cagA*, *vacA* และ *iceA* ของเชื้อเฮลิโคแบคเตอร์ไพโลไรและความสัมพันธ์กับโรคกระเพาะอาหารหรือลำไส้ส่วนต้นในผู้ป่วยทางภาคเหนือของประเทศไทย ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่นำมาศึกษาได้มาจากสองแหล่งคือ จากการตรวจวินิจฉัยเชื้อด้วยวิธีตรวจเอนไซม์ urease แล้วและจากเนื้อเยื่อที่ฝังในพาราฟินซึ่งได้มีการตรวจหาเชื้อเฮลิโคแบคเตอร์ไพโลไรด้วยวิธีทางพยาธิวิทยา DNA ของเชื้อเฮลิโคแบคเตอร์ไพโลไรถูกสกัดจากตัวอย่างเนื้อเยื่อจำนวน 135 ตัวอย่าง (มาจากผู้ป่วยกลุ่มโรคกระเพาะอักเสบ 58 ราย, โรคแผลในกระเพาะ 28 ราย, โรคแผลในลำไส้ส่วนต้น 45 ราย และโรคมะเร็งกระเพาะอาหาร 4 ราย) และทำการตรวจลักษณะยีนที่กล่าวมาแล้วข้างต้นด้วยวิธี Polymerase Chain Reaction (PCR) จากการศึกษาพบยีน *cagA* 95.6% และยีนย่อยของ *vacA* พบมากที่สุดคือ *vacAs1a* (96.3%) ยีน *vcaAs1c* พบ 66.67% แต่ไม่พบยีน *vacAs1b* และ *s2* ยีน *vacA* ในส่วน middle region พบ *m1* 59.3% และ *m2* 40.7% ในกลุ่มยีน *vacA* จะพบชนิด *s1a/m1* มากที่สุดในกลุ่มประชากรศึกษา (59.3%) ส่วนยีน *iceA1* พบ 64.4% ขณะที่ *iceA2* พบเพียง 28.9% ซึ่งมีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติที่ ($p < 0.05$) การพบเชื้อที่มีสายพันธุ์ยีนร่วมของ *cagA*, *vacAs1a/m1*, *vacAs1c/m1* หรือ *vacAs1a/s1c/m1* และยีน *iceA1* จะพบในกลุ่มผู้ป่วยที่เป็นแผลลำไส้ส่วนต้นมากกว่ากลุ่มที่เป็นโรคกระเพาะอักเสบอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.05$) การออกแบบ primer ที่จำเพาะต่อลำดับเบสของเชื้อสายพันธุ์ในคนไทย สามารถตรวจหา ยีน *cagA*, *vacAs1*, *vacAs1a* มากกว่า primer ที่จำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์ชาวตะวันตกอย่างมีนัยสำคัญ ($p < 0.05$)

การศึกษานี้สรุปได้ว่าเชื้อเฮลิโคแบคเตอร์ไพโลไรที่มียีน *cagA*, *vacAs1a/m1* และ *iceA1* จะพบมากในประชากรภาคเหนือของประเทศไทย ยีนร่วมที่มี *cagA*, *vacAs1a/m1* และ/หรือ *vacAs1c/m1* และยีน *iceA1* จะเป็นกลุ่มยีนเด่นในกลุ่มโรคแผลในลำไส้ส่วนต้น

Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

Abstract

Helicobacter pylori (*H. pylori*) is the common infectious bacterium and has been linked to chronic gastritis, peptic ulcer, duodenal ulcer and gastric cancer. Several genes have been identified as virulence factors which may be related to the clinical outcome including *cagA*, *vacA* and *iceA* gene. The aim of this study was to assess the genotypes of *H. pylori* *cagA*, *vacA* and *iceA* and the relationship to gastro-duodenal diseases in Northern Thai patients. Gastric biopsy specimens were from positive urease test and paraffin-embedded tissue which identified the bacteria by histological method. *H. pylori* DNA was extracted from 135 specimens (58 with gastritis, 28 with peptic ulcer, 45 with duodenal ulcer and 4 with gastric cancer) and the genotypes were detected by PCR based methods. *cagA*⁺ were found in 95.6% and the dominant *vacA* subtypes was *s1a* (96.3%). *vacAs1c* were also found in 66.67% but non of the *vacAs1b* and *s2* genotypes were obtained. *vacA* middle region sequences, the *m1* and *m2* strains were detected in 59.3% and 40.7%, respectively. Among *vacA* genotypes, the *s1a/m1* was the most common in the studied population (59.3%). *iceA1*, genotype was present in 64.4% whereas *iceA2* was found only 28.9% ($p < 0.05$). The presence of *cagA*⁺, *vacAs1a/m1* either *vacAs1c/m1* or *vacAs1a/s1c/m1* and *iceA1* genotypes status were associated with higher prevalence in patients with duodenal ulcer than patients with gastritis ($p < 0.05$). Primer specific to *H. pylori* Thai strains detected more cases of *cagA*, *vacAs1*, *vacAs1a* genotypes than primer specific for the Western strains ($p < 0.05$).

In conclusion, *cagA*⁺, *vacA s1a/m1* and *iceA1*, were typical genotypes of *H. pylori* strains from Northern Thailand. The combination of *cagA*⁺, *vacA s1a/m1* and/or *vacAs1c/m1* and *iceA1*, genotypes were predominant in patients with duodenal ulcer.

สารบัญ

เรื่อง	หน้า
กิตติกรรมประกาศ	ก
บทคัดย่อ	ข
Abstract	ค
สารบัญ	ง
สารบัญตาราง	ช
สารบัญรูป	ฉ
บทที่ 1	บทนำ
1.1	ความสำคัญและที่มาของปัญหาวิจัย
1.2	วัตถุประสงค์ของโครงการ
1.3	ประโยชน์
1.4	งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง
บทที่ 2	วิธีวิจัย
2.1	วัสดุ อุปกรณ์และสารเคมี
2.1.1	วัสดุ อุปกรณ์
2.1.2	สารเคมี
2.2	การออกแบบวิจัย
2.3	ตัวอย่างศึกษา
2.3.1	ตัวอย่าง DNA ของเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่สกัดจากผู้ป่วย โรคกระเพาะอาหารจากโครงการอื่นๆ
2.3.2	ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ฝังในพาราฟิน จากภาควิชาพยาธิวิทยา คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
2.3.3	ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยที่ได้จาก การตรวจวินิจฉัยเชื้อ โดยวิธี CLO test
2.4	การสกัด DNA เชื้อ <i>H. pylori</i> ในเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร
2.4.1	การสกัด DNA เชื้อ <i>H. pylori</i> ในเนื้อเยื่อ กระเพาะอาหารที่ฝังในพาราฟิน

สารบัญ (ต่อ)

เรื่อง	หน้า
2.4.2 การสกัด DNA เชื้อ <i>H. pylori</i> ของเนื้อเยื่อ กระเพาะอาหารที่ได้จากการตรวจวินิจฉัยเชื้อ โดยวิธีตรวจหาเอนไซม์ urease	13
2.5 การตรวจวินิจฉัยเชื้อ <i>H. pylori</i> โดยวิธี PCR	13
2.6 การพัฒนาวิธี PCR เพื่อตรวจหา ยีน <i>cagA</i> และ <i>vacA</i> subtypes ชนิดต่างๆ ของเชื้อ <i>H. pylori</i> โดยใช้ primer จากคณะวิจัยอื่น ที่ได้รายงานไว้	13
2.6.1 Oligonucleotide primers	13
2.6.2 การศึกษา sensitivity ของวิธี PCR	16
2.7 การหาลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้ตามยีน <i>cagA</i> และ <i>vacA</i> subtypes ชนิด s และ m และ <i>iceA</i>	17
2.8 การพัฒนาวิธี PCR เพื่อตรวจหา ยีน <i>cagA</i> และ <i>vacA</i> subtypes ชนิดต่างๆ ของเชื้อ <i>H. pylori</i> โดยใช้ primer ที่จำเพาะ ต่อสายพันธุ์ของเชื้อคนไทย	17
2.8.1 การออกแบบ primer	17
2.8.2 การหาสภาวะที่เหมาะสมของ PCR	18
2.8.3 การหา sensitivity ของวิธี PCR	19
2.9 การตรวจหา ยีน <i>cagA</i> และ <i>vacA</i> subtypes s และ m	19
2.9.1 ตรวจจากตัวอย่าง DNA ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารจากโครงการอื่นๆ	19
2.9.2 ตรวจจากตัวอย่าง DNA ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ฝังในพาราฟิน	20
2.9.3 ตรวจจากตัวอย่าง DNA ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะที่ได้จากการตรวจเชื้อด้วย วิธีตรวจเอนไซม์ urease	20
2.10 การวิเคราะห์ทางสถิติ	20

สารบัญ (ต่อ)

เรื่อง	หน้า
บทที่ 3 ผลการวิจัย	21
3.1 การหาสถานะที่เหมาะสมของวิธี PCR เพื่อตรวจหาชิ้น cagA, vacA และ iceA โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น	21
3.2 การยืนยันผลผลิตภัณฑ์ PCR	25
3.2.1 การยืนยันผลผลิตภัณฑ์ PCR โดยใช้ Genomic DNA strain J99 (ATCC 700824)	25
3.2.2 การยืนยันผลผลิตภัณฑ์ PCR โดยการหาลำดับเบส	26
3.3 การหาสถานะที่เหมาะสมของวิธี PCR เพื่อตรวจหาชิ้น cagA, vacA และ iceA โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยใช้ลำดับเบสของเชื้อ <i>H. pylori</i> สายพันธุ์คนไทย	58
3.4 การเปรียบเทียบ sensitivity ของ PCR ที่ใช้ primer ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่นและออกแบบจากลำดับเบสที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย	60
3.5 การตรวจวินิจฉัยเชื้อ <i>H. pylori</i> โดยวิธี PCR	65
3.6 การตรวจหาชิ้น cagA, vacA subtypes s และ m และ iceA โดยใช้ primer จากคณะวิจัยอื่นและ primer ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทยและเปรียบเทียบ primer 2 คู่	65
3.7 ความสัมพันธ์ของชิ้น cagA, vacA subtypes ชนิด s และ m และ iceA ที่มีต่ออาการทางคลินิกของโรคกระเพาะ	87
บทที่ 4 วิจัยและสรุปผล	94
เอกสารอ้างอิง	101
ภาคผนวก 1	106
1.1 การสกัด DNA ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร โดยการใช้สำน้ำสำเร็จรูป QIAamp® DNA Mini Kit	107
1.2 การเพิ่มปริมาณ DNA ในหลอดทดลองโดยวิธี PCR	108
1.3 การตรวจผลิตภัณฑ์ PCR โดยวิธี Electrophoresis	109
1.4 การหาลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR	110

สารบัญ (ต่อ)

เรื่อง	หน้า
ภาคผนวก 2 ตัวอย่าง sequence Electrogram และลำดับเบสจาก GenBank	113
2.1 cagA gene	114
2.2 vacAs1 gene (201 bp)	118
2.3 vacAs1 gene (259 bp)	124
2.4 vacAs1a gene	130
2.5 vacAs2a gene	136
2.6 vacAm2 gene	141
2.7 vacAm m1 gene	146
2.8 vacAm m2 gene	154
2.9 iceA1 gene	161
ภาคผนวก 3	166
3.1 ค่า p value วิเคราะห์โดยใช้วิธีทางสถิติ McNema Chi-Square Test	167
3.2 ค่า p value วิเคราะห์โดยใช้วิธีทางสถิติ Fisher's exact Test	168

สารบัญตาราง

ตาราง		หน้า
ตารางที่ 2.1	Oligonucleotide primers ที่จำเพาะต่อยีน <i>cagA</i> และ <i>vacA</i> subtypes s และ m จากคณะวิจัยอื่น	14
ตารางที่ 2.2	ความเข้มข้นของ $MgCl_2$ และ Annealing temperature ที่เหมาะสมในการทำ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนของเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่ได้จากคณะวิจัยอื่น	16
ตารางที่ 2.3	Oligonucleotide primers ที่จำเพาะต่อยีน <i>cagA</i> และ <i>vacA</i> subtype s และ m ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากการออกแบบที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย	18
ตารางที่ 2.4	ความเข้มข้นของ $MgCl_2$ และ Annealing temperature ที่เหมาะสมในการทำ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนของเชื้อ <i>H. pylori</i> สายพันธุ์ที่พบในคนไทย	19
ตารางที่ 3.1	สภาวะที่เหมาะสมของ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>vacA</i> subtypes s และ m ชนิดต่างๆและยีน <i>iceA</i>	21
ตารางที่ 3.2	ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 349 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>cagA</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. L11714	28
ตารางที่ 3.3 (ก)	ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 201 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>vacAs1</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. U05676	31
ตารางที่ 3.3 (ข)	ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 259 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>vacA s1</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. U05676	33
ตารางที่ 3.3 (ค)	ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 190 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>vacA s1a</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. U05676	36

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง	หน้า
<p>ตารางที่ 3.3 (ง) ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 228 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>vacA s2a</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. U29401</p>	38
<p>ตารางที่ 3.3 (จ) ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 352 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>vacA m2</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. AY663831</p>	40
<p>ตารางที่ 3.3 (ฉ) ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 567 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>vacAm m1</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. U05676</p>	43
<p>ตารางที่ 3.3 (ช) ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 642 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>vacAm m2</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. U29401</p>	48
<p>ตารางที่ 3.4 ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 247 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>iceA1</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ <i>H. pylori</i> จาก GenBank accession no. U43917</p>	54
<p>ตารางที่ 3.5 จำนวนเบสที่เหมือนกับที่รายงานจาก GenBank ของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อยีน <i>cagA</i>, <i>vacA</i> subtypes <i>s</i> และ <i>m</i> และ <i>iceA</i> ที่ได้จากผู้ป่วยคนไทยที่ติดเชื้อ <i>H. pylori</i></p>	57
<p>ตารางที่ 3.6 แสดงสถานะที่เหมาะสมของ PCR มาตรฐานตามเป้าหมายของยีน <i>cagA</i>, <i>vacAs1</i> (201 bp), <i>vacAs1</i> (259 bp), <i>vacAs1a</i>, <i>vacAm2</i> และ <i>iceA1</i> ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย</p>	58

สารบัญตาราง (ต่อ)

ตาราง	หน้า
ตารางที่ 3.7	64
ความเข้มข้นของ DNA ของเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่สามารถตรวจพบได้ต่ำสุดเมื่อใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes s และ m และ <i>iceA</i> โดยใช้ primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่น และ primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อยีนของเชื้อที่พบในสายพันธุ์คนไทย	
ตารางที่ 3.8	67
ผลการตรวจยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes s และ m และ <i>iceA</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จาก DNA ที่สกัดจากเนื้อเยื่อกระเพาะผู้ป่วยที่ฝังในพาราฟิน โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น	
ตารางที่ 3.9	71
ผลการตรวจยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes s และ m และ <i>iceA</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จาก DNA ที่สกัดจากเนื้อเยื่อกระเพาะผู้ป่วยที่ฝังในพาราฟิน โดยใช้ primer ที่ออกแบบจากลำดับเบสสายพันธุ์ที่พบในคนไทย	
ตารางที่ 3.10	75
ผลการตรวจยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes s และ m และ <i>iceA</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จาก DNA ที่สกัดจากเนื้อเยื่อกระเพาะผู้ป่วยที่ได้จากการตรวจเชื้อโดยใช้ CLO test โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น	
ตารางที่ 3.11	80
ผลการตรวจยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes s และ m และ <i>iceA</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จาก DNA ที่สกัดจากเนื้อเยื่อกระเพาะผู้ป่วยที่ได้จากการตรวจเชื้อโดยใช้ CLO test โดยใช้ primer ที่ออกแบบจากลำดับเบสสายพันธุ์ที่พบในคนไทย	
ตารางที่ 3.12	85
ตัวอย่างที่ตรวจพบยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes ชนิด s และ m และ ยีน <i>iceA</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น และ primer ที่จำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์คนไทย	
ตารางที่ 3.13	89
จำนวนตัวอย่างที่ให้ผลบวกของยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes และ <i>iceA</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> มากที่สุดจาก primer ที่ใช้ต่างกันในกลุ่มโรคต่างๆ	
ตารางที่ 3.14	91
ยีน <i>vacA</i> ในตัวอย่างเนื้อเยื่อ โดยแยกเป็นกลุ่มโรคกระเพาะอาหารต่างๆ	
ตารางที่ 3.15	92
ความชุกของเชื้อ <i>H. pylori</i> ในตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะที่พบเชื้อสายพันธุ์ <i>vacA</i> และ <i>iceA</i> มากกว่าหนึ่งสายพันธุ์	
ตารางที่ 3.16	93
ตัวอย่างเนื้อเยื่อที่พบยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> และ <i>iceA</i> ในตัวอย่างเดียวกัน และความสัมพันธ์ของยีนเหล่านี้กับความรุนแรงของโรคกระเพาะอาหาร	

สารบัญรูป

รูป		หน้า
รูปที่ 3.1	ผลิตภัณฑ์ PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes ชนิดต่างๆ และ <i>iceA</i> จากรายงานคณะวิจัยอื่นๆ ของเชื้อ <i>H. pylori</i> จากเชื้อที่เพาะเลี้ยงจากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย	25
รูปที่ 3.2	ผลิตภัณฑ์ PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes ชนิดต่างๆ และ <i>iceA</i> จากรายงานคณะวิจัยอื่นๆ ของเชื้อ <i>H. pylori</i> strain J99 (ATCC 700824)	26
รูปที่ 3.3	ผลิตภัณฑ์ PCR ที่ใช้ primer ออกแบบที่จำเพาะต่อยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes ชนิดต่างๆ และ <i>iceA</i> ของเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย จากเชื้อที่เพาะเลี้ยงจากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย	60
รูปที่ 3.4 (ก)	sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่ตำแหน่งยีน <i>cagA</i>	61
รูปที่ 3.5 (ก)	sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่ตำแหน่งยีน <i>vacAs1</i> (201 bp)	61
รูปที่ 3.5 (ข)	sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่ตำแหน่งยีน <i>vacAs1</i> (259 bp)	62
รูปที่ 3.5 (ค)	sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่ตำแหน่งยีน <i>vacAs1a</i>	62
รูปที่ 3.5 (ง)	sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่ตำแหน่งยีน <i>vacAm2</i>	63
รูปที่ 3.5 (จ)	sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่ตำแหน่งยีน <i>vacAm</i> (m1) และ (m2)	63
รูปที่ 3.6	sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ <i>H. pylori</i> ที่ตำแหน่งยีน <i>iceA1</i>	64
รูปที่ 3.7	เปรียบเทียบวิธี PCR ที่ตำแหน่งยีน <i>cagA</i> , <i>iceA</i> และ <i>vacA</i> subtypes ชนิดต่างๆ ของเชื้อ <i>H. pylori</i> โดยใช้ primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่น (other strain) และ primer ที่จำเพาะต่อลำดับเบสของเชื้อที่พบในคนไทย (Thai strain); (ก) กลุ่มโรค gastritis; (ข) กลุ่มโรค peptic ulcer; (ค) กลุ่มโรค duodenal ulcer และ (ง) กลุ่มโรค gastric cancer	86
รูปที่ 3.8	เปรียบเทียบวิธี PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย และ primer จากคณะวิจัยอื่น ในการตรวจหา ยีน <i>cagA</i> , <i>vacA</i> subtypes ชนิดต่างๆ และ <i>iceA</i>	87

สารบัญรูป (ต่อ)

รูป		หน้า
รูปที่ 3.9	เปรียบเทียบความชุกของยีน <i>cagA</i> , <i>iceA</i> และ <i>vacA</i> subtypes ชนิด s และ m ของเชื้อ <i>H. pylori</i> ในกลุ่มโรคกระเพาะอาหารอักเสบ โรคแผลในกระเพาะและโรคแผลลำไส้ส่วนต้นและโรคมะเร็งกระเพาะอาหาร	90



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright© by Chiang Mai University
 All rights reserved

บทที่ 1

บทนำ

1.1 ความสำคัญและที่มาของปัญหาวิจัย

ปัจจุบันเป็นที่ยอมรับว่า เชื้อ *Helicobacter pylori* (*H.pylori*) เป็นสาเหตุโดยตรงที่ทำให้เกิดการอักเสบของเยื่อกระเพาะอาหาร และทำให้เกิดแผลที่บริเวณกระเพาะอาหาร หรือเกิดเป็นแผลที่บริเวณลำไส้ส่วนต้นที่ติดกับกระเพาะอาหาร ซึ่ง 80% ของผู้ป่วยจะประสบกับปัญหาการเป็นๆ หายๆ คือหลังจากรักษาแผลให้หายแล้ว มักจะกลับมาเป็นแผลอีกอยู่เรื่อยๆ แบบเรื้อรัง ไม่สามารถรักษาให้หายขาดได้ และนอกจากนี้แล้วเชื้อ *H.pylori* ยังเป็นปัจจัยเสี่ยงของการเกิดมะเร็งในกระเพาะอาหาร(1) องค์การอนามัยโลกได้ให้ความสำคัญกับเชื้อตัวนี้ว่าเป็น carcinogen(2) ในปัจจุบันนี้การรักษาโรคกระเพาะอาหารอักเสบ โดยการกำจัดเชื้อ *H.pylori* ได้เป็นที่ยอมรับกันอย่างกว้างขวาง เนื่องจากมีรายงานว่าหลังจากกำจัดเชื้อตัวนี้แล้วผู้ป่วยมีโอกาสที่จะกลับมาเป็นแผลในกระเพาะอาหารลดลงอย่างมาก ทำให้ค่าใช้จ่ายในการรักษาลดลง และลดโอกาสเสี่ยงต่อการเกิดโรคมะเร็งในกระเพาะอาหาร(3) ในประเทศไทยมีรายงานผลการวิจัยผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารพบอัตราการติดเชื้อ *H.pylori* 31-74%(4) ในจังหวัดเชียงใหม่ Peerakome และคณะ(5) ได้รายงานอัตราการติดเชื้อ *H.pylori* ในผู้ป่วยที่แสดงอาการโรคกระเพาะอาหารอักเสบ ที่เข้าตรวจด้วยการส่องกล้องที่โรงพยาบาลมหาราชนครเชียงใหม่ ระหว่างเดือน มกราคม - ธันวาคม 2536 จำนวน 84 ราย พบเชื้อ *H.pylori* 60.7%

สาเหตุการก่อโรคที่สำคัญ คือ การที่เชื้อผลิตเอนไซม์ urease เป็นจำนวนมาก ซึ่งเอนไซม์ตัวนี้สามารถย่อย urea ที่มีอยู่ในน้ำย่อยในกระเพาะอาหาร เกิดไบคาร์บอเนตและแอมโมเนีย เกิด hydrogen ion ทำให้ลดความเป็นกรดในน้ำย่อยลง ดังนั้นตัวเชื้อสามารถเจริญเติบโตได้ และเนื่องจากตัวเชื้อประกอบด้วย adhesin รอบตัว ทำให้สามารถเกาะติดกับ receptor บน epithelium cell ของเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร ทำให้เกิดการอักเสบขึ้น และในการที่เชื้อสามารถผลิตแอมโมเนียอาจไปทำลาย epithelium cell โดยทำให้เกิด vacuolation และอาจผลิตสารพิษ คือ vacuolating cytotoxin A(vacA) ซึ่งเป็นโปรตีนที่เข้าไปอยู่ใน epithelium cell โดยวิธี endocytosis เกิดการรวมตัวกันระหว่าง endosome – lysosome เป็น vacuoles สารพิษที่เกิดขึ้นมีหลากหลาย ซึ่งบางตัวจะรุนแรงและทำให้เกิดแผลในกระเพาะอาหารหรืออาจไม่รุนแรงทำให้เกิดกระเพาะอาหารอักเสบแบบไม่มีอาการหรือไม่เกิดแผลในกระเพาะอาหาร อีกตัวหนึ่ง คือ สารพิษที่สัมพันธ์กับ gene cagA ยีนตัวนี้จะสร้างสาร interleukin-8 ใน epithelium cell ซึ่งสาร interleukin นี้จะเป็นตัวล่อ neutrophil เข้ามาใน

lamina propria แทรกอยู่ระหว่าง epithelium cell ซึ่งการเกิดแผลอาจเกิดจาก neutrophils ที่มีเป็นจำนวนมาก หลังสารที่มีคุณสมบัติย่อยเนื้อเยื่อ เช่น เอนไซม์ proteases ออกมา(6)

ผู้ติดเชื้อ *H.pylori* ส่วนใหญ่จะไม่มีอาการทางคลินิก ประมาณ 20% ในผู้ใหญ่ที่ติดเชื้อจะมีอาการรุนแรงทางคลินิก เช่น เกิดแผลในกระเพาะอาหาร(gastric ulcer) แผลในลำไส้ส่วนต้น(duodenal ulcer) และมะเร็งในกระเพาะอาหาร(gastric carcinoma)(7) การเกิดโรคดังกล่าวอาจมาจากหลายปัจจัย เช่น ผู้ติดเชื้อแต่ละคนมีการตอบสนองต่อเชื้อแตกต่างกัน ปัจจัยเฉพาะของเชื้อที่มีความรุนแรงต่างกัน รวมทั้งสิ่งแวดล้อมและ/หรืออาจเกิดจากปัจจัยร่วม อย่างไรก็ตามเชื้อ *H.pylori* สามารถมีชีวิตอยู่ได้นานถ้าหากไม่ได้รับการรักษา(8)

ได้มีการค้นพบ *cagA* และ *vacA* ยีนของเชื้อ *H.pylori* ที่อาจมีส่วนสำคัญทำให้เกิดความรุนแรงของโรค ในประเทศตะวันตก เช่น อเมริกา อังกฤษ อิตาลี และเนเธอร์แลนด์ พบเชื้อ *H.pylori* ที่มียีน *cagA* อยู่ประมาณ 60-70% และพบว่ามีความสัมพันธ์กับการเกิดโรคแผลในกระเพาะอาหาร(9,10,11 12) ในขณะที่มีรายงานประเทศจีน ญี่ปุ่น และเกาหลี พบว่า *H.pylori* มากกว่า 90% มี *cagA* ยีน และพบว่าอัตราชุกของ *cagA* ยีน จะใกล้เคียงกันในกลุ่มผู้ป่วยที่เป็นโรคแผลในกระเพาะอาหารและผู้ป่วยที่เป็นโรคระเพาะอักเสบ สำหรับประเทศไทยมีรายงานจาก Mahachai และคณะ(13) ศึกษาความชุกของ *cagA* และ *vacA* ยีนของเชื้อ *H.pylori* โดยวิธีทาง serology ในกลุ่มผู้ป่วยที่เป็นโรคแผลในกระเพาะอาหาร แผลตรงลำไส้ส่วนต้น โรคระเพาะอาหารชนิดไม่เป็นแผลและกลุ่มมะเร็งในกระเพาะอาหาร พบว่า *cagA* ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญในกลุ่มดังกล่าว ดังนั้นประเทศทางตะวันออกจึงไม่สามารถใช้ *cagA* ยีน เป็นตัวบ่งชี้ของการเกิดโรคแผลในกระเพาะอาหาร(14,15,16) ส่วนเชื้อ *H.pylori* ที่มี *vacA* ยีน จะพบในผู้ป่วยที่พบเชื้อเกือบทุกคน แต่มีเพียง 50% ของสายพันธุ์นี้จะผลิต active cytotoxin ซึ่ง Atherton และคณะ(17,18) ได้ทำการศึกษาหาลำดับเบสของ *vacA* ยีนที่มีขนาด 3933 bp และพบว่าจะประกอบด้วย 2 กลุ่มใหญ่ๆ คือ กลุ่ม signal sequence ซึ่งจะมียู 3 subtypes คือ s1a s1b และ s2 และกลุ่ม middle region alleles แบ่งเป็น 2 subtype คือ m1 และ m2 ซึ่งสายพันธุ์ที่มี s1a จะผลิต cytotoxin ในปริมาณสูง ตามด้วย s1b และในส่วนของสายพันธุ์ที่มี s2 จะผลิต cytotoxin น้อยมากหรือไม่ผลิตเลย และผู้ป่วยที่เป็นโรคแผลในกระเพาะอาหารจะพบยีน *vacA* s1 ในอัตราที่สูง

สายพันธุ์ *H.pylori* ที่มียีน *vacA* subtype ชนิด s และ m จะมีความสัมพันธ์กับความรุนแรงของโรคต่างกันตามลักษณะภูมิภาคของโลกดังเช่นการศึกษาในประเทศสหรัฐอเมริกา และจากประเทศเยอรมันก็ให้ผลเช่นเดียวกัน คือ ในกลุ่มผู้ป่วยที่เป็นโรคแผลในกระเพาะอาหารจะพบยีน *vacA* ชนิด s1 มาก ส่วน *vacA* ชนิด s2 จะพบมากในผู้ป่วยที่เป็นโรคระเพาะอาหารอักเสบ(gastritis) นอกจากนี้ยังพบว่า *vacA* ชนิด s1/m1 และ *vacA* ชนิด s1/m2 ไม่มีความแตกต่างกันในกลุ่มที่เป็นแผลในกระเพาะอาหารและกลุ่มที่ไม่เป็นแผล ซึ่งแสดงว่า mid

region จะไม่มีความสัมพันธ์กับการเกิดแผลในกระเพาะอาหาร(19) ในประเทศเอสโตเนีย พบ ยีน *vacA* ชนิด *s1a/m1* มากในกลุ่มโรคแผลในกระเพาะอาหาร แต่ไม่พบชนิด *s1b* และจะพบ *cagA* ยีน 98% ในเชื้อที่มียีน *s1a/m1* และ *s1a/m2* (20) แต่การศึกษาในประเทศบราซิล พบยีน *vacA* ชนิด *s1b/m1* มากในกลุ่มที่เป็นโรคแผลในกระเพาะอาหารและโรคมะเร็งในกระเพาะอาหาร และพบยีน *cagA* มีความสัมพันธ์กับโรคทั้งสองนี้ ส่วน *s2/m2* จะพบว่ามีความสัมพันธ์กับผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารอักเสบ(21) Ito และคณะศึกษาตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร อักเสบอย่างรุนแรง โรคแผลในกระเพาะอาหาร โรคแผลในลำไส้ส่วนต้นและโรคมะเร็งในกระเพาะอาหารในชาวญี่ปุ่น พบว่าในทุกตัวอย่างที่ศึกษาจะมี *cagA* ยีน และพบ *vacA* ชนิด *s1a/m1* ถึง 97% แต่ไม่พบชนิด *s2* ซึ่งแสดงว่า *H.pylori* ที่มี *cagA* ยีน และมี *vacA* ชนิด *s1a/m1* จะพบมากในประเทศญี่ปุ่นและไม่มีความสัมพันธ์กับโรคกระเพาะอาหารเป็นแผลและมะเร็งในกระเพาะอาหาร ซึ่งจะแตกต่างจากการศึกษาในประเทศตะวันตก(15)

จากข้อมูลดังกล่าวข้างต้นแสดงให้เห็นว่า *cagA* ยีน และ *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ กับความสัมพันธ์กับความรุนแรงของโรค จะมีความแตกต่างกันตามภูมิประเทศ ซึ่งในประเทศไทยถึงแม้มีรายงานการศึกษาความชุกของ *cagA* ยีน ในผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหาร ชนิดต่างๆ แต่ไม่มีการศึกษาถึงความสัมพันธ์ระหว่างยีน *cagA* และ *vacA* subtypes กับความรุนแรงของโรคกระเพาะอาหาร ซึ่งการศึกษาถึงการเปลี่ยนแปลงของเชื้อ *H.pylori* อาจมีความสำคัญในการทำนายการเกิดความรุนแรงของโรคและอาจทำให้มีความเข้าใจถึงการพัฒนาการของเชื้อและการกระจายของเชื้อในประเทศไทย ซึ่งจะเป็นประโยชน์ในการพัฒนาวัคซีนที่จำเพาะต่อเชื้อ *H.pylori* และจากการศึกษาเบื้องต้นของคณะวิจัยคณะนี้ในการตรวจหายีน *cagA* และ *vacA* ชนิด *s1* ในตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารอักเสบและแผลในกระเพาะอาหารที่ตรวจพบเชื้อ *H.pylori* โดยวิธี PCR โดยใช้ primers ที่รายงานโดย Rudi และคณะ(19) จำนวน 14 ตัวอย่าง พบ *cagA* ยีน 5 ตัวอย่าง และ *vacA* ชนิด *s1* 13 ตัวอย่าง แสดงให้เห็นว่าเชื้อ *H.pylori* ที่กระจายอยู่ในประเทศไทยจะมีสายพันธุ์ *cagA* และ *vacA* ชนิด *s1* ด้วย ดังนั้นคณะวิจัยคณะนี้จึงมีความประสงค์ที่จะศึกษาเพิ่มเติมโดยการหาสถานะที่เหมาะสมของวิธี PCR เพื่อตรวจยีน *cagA* และ *vacA* subtype คือ ชนิด *s1a*, *s1b*, *s2*, *m1* และ *m2* โดยจะออกแบบ primers ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์ของเชื้อ *H.pylori* ที่ได้จากผู้ป่วยคนไทย ทั้งนี้จากการวิจัยของคณะวิจัยนี้ได้ทำการหาลำดับเบสของ *HpaA* ยีนตรงตำแหน่งที่ 701 - 1056 (375 bp) พบว่า มี genetic variation ในตัวอย่างทางคลินิกที่ได้จากคนไทย เปรียบเทียบกับลำดับเบสที่ได้จาก GenBank และ Kawamata และคณะ(22) พบว่าการออกแบบ primer สำหรับ PCR โดยใช้ลำดับเบสของคนญี่ปุ่นจะทำให้ sensitivity และ specificity เพิ่มขึ้น และการศึกษาของ Ito และคณะก็พบว่าการใช้เทคนิค PCR โดยออกแบบ primers จากลำดับเบสที่ได้จากเชื้อ *H.pylori* จากประเทศตะวันตกจะไม่ได้ผลดีในการนำมา

ตรวจหาเชื้อ *H.pylori* จากสายพันธุ์ที่ได้จากประเทศแถบเอเชีย(15) การศึกษานี้ดังกล่าว อาจสามารถบอกความรุนแรงของโรคกระเพาะอาหารในผู้ป่วย ซึ่งจะเป็นแนวทางในการรักษาที่มีประสิทธิภาพมากขึ้น

คณะวิจัยจะมุ่งเน้นในการนำเอาเทคนิค PCR เพื่อตรวจหา ยีน *cagA* และ ยีน *vacA* subtype ชนิด *s1a*, *s1b*, *s2*, *m1* และ *m2* ของเชื้อ *H.pylori* โดยจะทำการออกแบบ primers ให้จำเพาะต่อลำดับเบสของเชื้อจากคนไทย และหาสภาวะที่เหมาะสมของวิธี PCR เพื่อจะให้ได้ sensitivity ที่สามารถตรวจหาเชื้อได้ต่ำสุด และ specificity ที่ดีที่สุด นำเอาเทคนิค PCR ที่ได้หา สภาวะที่เหมาะสมแล้วมาตรวจหา ยีน *cagA* และ *vacA* subtype ชนิดต่างๆ ดังกล่าวข้างต้น ในตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารในผู้ป่วยที่เป็นโรคกระเพาะอาหารอักเสบที่ได้จากโครงการ " การตรวจเชื้อ *H.pylori* ในตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารโดยวิธี Polymerase Chain Reaction" ซึ่งคณะวิจัยชุดนี้ได้รับทุนอุดหนุนการวิจัยจากงบประมาณแผ่นดิน มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ประจำปี 2544 รหัสโครงการ 02011069 - 0003 (23) และหาวิธีการสกัดตัวอย่าง DNA ของเชื้อ *H.pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารในผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารชนิดต่างๆ เช่น โรคกระเพาะอาหารชนิดเป็นแผลและไม่เป็นแผลและโรคมะเร็งในกระเพาะอาหาร จากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่แช่ในฟอร์มาลินและฝังในพาราฟิน ตรวจหา ยีน *cagA* และ ยีน *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ ของเชื้อ *H.pylori* จะทำให้ทราบถึงความสัมพันธ์ระหว่าง ยีนดังกล่าวกับความรุนแรงของโรค อาจสามารถนำมาประกอบการวินิจฉัยโรคในระยะเริ่มแรก และอาจหาแนวทางในการรักษาที่ถูกต้องต่อไปได้อย่างมีประสิทธิภาพ

1.2 วัตถุประสงค์ของโครงการ

1.2.1 เพื่อพัฒนาเทคนิค PCR โดยใช้ primers ที่ออกแบบให้จำเพาะต่อเชื้อ *H.pylori* ในคนไทยในการตรวจยีน *cagA* และ ยีน *vacA* subtype ชนิดต่างๆ ได้แก่ *s1a*, *s1b*, *s2*, *m1* และ *m2* เปรียบเทียบกับการใช้ primers จากรายงานของคณะวิจัยอื่นๆ

1.2.2 เพื่อตรวจหา ยีน *cagA* และ ยีน *vacA* subtype โดยวิธี PCR ที่พัฒนาได้จาก 1.2.1 ในตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารอักเสบ โรคแผลในกระเพาะอาหาร และมะเร็งในกระเพาะอาหาร หาความสัมพันธ์ระหว่างยีนดังกล่าวกับผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารชนิดต่างๆ

1.3 ประโยชน์

1.3.1 ประโยชน์ที่คาดว่าจะได้รับ

- 1.3.1.1 ทำให้ทราบถึงความสัมพันธ์ระหว่างยีน *cagA* และ *vacA* subtype ชนิดต่างๆ ของเชื้อ *H.pylori* ในผู้ป่วยที่เป็นโรคกระเพาะอาหารชนิดต่างๆ ซึ่งจะเป็นประโยชน์ต่อการวินิจฉัยความรุนแรงของโรคได้และอาจหาแนวทางในการรักษาที่ถูกต้อง
- 1.3.1.2 การหาลำดับเบสของยีนเป้าหมายของเชื้อ *H.pylori* จากคนไทย จะเป็นองค์ความรู้ทางด้านสายพันธุ์ของเชื้อ ซึ่งอาจจะเป็นข้อมูลที่สามารถนำไปศึกษาความรุนแรงของโรคและการดื้อยาที่ใช้รักษาตลอดจนการพัฒนาวัคซีนที่จำเพาะต่อเชื้อ *H.pylori*
- 1.3.1.3 การสกัด DNA ของเชื้อ *H.pylori* จากตัวอย่างเนื้อเยื่อที่แช่ในฟอร์มาลิน และฝังในพาราฟินและการพัฒนาวิธี PCR หา ยีน *cagA* และยีน *vacA* subtype ชนิดต่างๆ สามารถนำวิธีการที่ได้ไปศึกษาความสัมพันธ์ระหว่างเชื้อ *H.pylori* กับมะเร็งตับและ/หรือมะเร็งหลอดอาหาร
- 1.3.1.4 นำวิธีการที่ได้มาศึกษาทางด้าน molecular epidemiology ของเชื้อ *H.pylori* จากภาคต่างๆ ของประเทศไทย

1.3.2 หน่วยงานที่นำผลการวิจัยไปใช้ประโยชน์

- 1.3.2.1 หน่วยงานที่สามารถนำผลงานวิจัยไปใช้โดยตรงคือหน่วยงานระบบทางเดินอาหาร ภาควิชาอายุรศาสตร์ คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่และโรงพยาบาลที่มีอุปกรณ์ส่องกระเพาะอาหาร (endoscopy)
- 1.3.2.2 เป็นข้อมูลสำหรับแพทย์หน่วยระบบทางเดินอาหารในประเทศไทย

1.4 งานวิจัยที่เกี่ยวข้อง

ความสัมพันธ์ระหว่างยีน *cagA* และยีน *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ ของเชื้อ *H.pylori* กับความรุนแรงของโรคกระเพาะอาหารได้มีการวิจัยในประเทศทางตะวันตก เช่น สหรัฐอเมริกา บราซิล เยอรมัน เอสโตเนีย และประเทศแถบประเทศทางเอเชีย เช่น ประเทศจีน ญี่ปุ่น และประเทศไทย พบว่าผลที่ได้แตกต่างกัน สรุปได้ดังนี้

Attherton และคณะ (18) ได้รายงานการศึกษาตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยชาวอเมริกันที่เป็นโรคกระเพาะอาหาร จำนวน 61 ตัวอย่าง พบเชื้อ *H.pylori* 42 ตัวอย่าง และพบว่าในผู้ป่วยที่เป็นโรคแผลตรงลำไส้ส่วนต้นจะมี *vacA* ชนิด s1a อยู่ 89% ขณะที่พบ

vacA ชนิด s1b เพียง 29%($p<0.01$) ส่วนอื่น vacA ชนิด s2 พบ 20% และ 16% เป็นกลุ่มที่ไม่คิดเชื้อ *H.pylori* ซึ่งสรุปได้ว่า เชื้อ *H.pylori* สายพันธุ์ vacA ชนิด s1a จะมีความสัมพันธ์กับการเกิดการอักเสบ(inflammation) และการเกิดแผลบริเวณลำไส้ส่วนต้น ส่วนสายพันธุ์ vacA ชนิด s2 จะสัมพันธ์กับการอักเสบของกระเพาะอาหารลดลงและพบการเกิดแผลลดลง

Rudi และคณะ(19) ได้ศึกษา cagA และ vacA ยีนในตัวอย่างเชื้อ *H.pylori* ที่เพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะอาหาร โรคกระเพาะอาหารอักเสบเรื้อรัง และโรคมะเร็งในกระเพาะอาหารชาวเยอรมัน จำนวน 65 ราย โดยวิธี PCR พบยีน vacA ชนิด s1 อยู่ 83.1% และ vacA ชนิด s2 อยู่ 15.4% ส่วน vacA ในส่วน middle region ชนิด m1 พบ 36.9% และ m2 พบ 63.1% ตัวอย่างที่พบยีน 2 ชนิดร่วมกันคือ s1/m1 พบ 35.4% และ s1/m2 พบ 47.7% ขณะที่ s2/m2 พบเพียง 15.4% ส่วนอื่นร่วมกันชนิด s2/m1 จะไม่พบเลย ตัวอย่างเชื้อจากผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะอาหารจะพบยีนชนิด vacA s1 ทุกตัวอย่าง ในขณะที่ตัวอย่างเชื้อจากผู้ป่วยที่เป็นโรคกระเพาะอาหารอักเสบ พบ 74.4% ($p=0.02$) ตัวอย่างที่พบยีน vacA ชนิด s1 ส่วนใหญ่จะพบยีน cagA ร่วมด้วย($p<0.0001$) และมีความสัมพันธ์กับ cytotoxin activity ($p=0.003$) ยีน cagA จะตรวจพบ 73.8% ของตัวอย่างทั้งหมด และพบ 84.2% ในตัวอย่างจากผู้ป่วยที่เป็นโรคแผลในกระเพาะอาหาร และพบเพียง 67.4% ในตัวอย่างกลุ่มที่เป็นโรคกระเพาะอักเสบ สรุปได้ว่า *H.pylori* สายพันธุ์ vacA ชนิด s1 และยีน cagA จะสัมพันธ์กับการเกิดโรคแผลในกระเพาะอาหาร

Ashour และคณะ(21) ได้ศึกษาการกระจายของ cagA และ vacA ชนิดต่างๆ ในตัวอย่างเชื้อ *H.pylori* ที่เพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะอาหาร โรคกระเพาะอาหารอักเสบ และโรคมะเร็งกระเพาะอาหารในผู้ป่วยชาวบราซิล ซึ่งมีเชื้อสายมาจากยุโรป คนพื้นเมืองอเมริกันอินเดียนและคนแอฟริกา จำนวน 82 ราย โดยวิธี PCR พบ vacA ชนิด s1 83.1% ซึ่งพบมากในผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะอาหารและโรคมะเร็งกระเพาะอาหาร และเมื่อตรวจ vacA subtype พบว่าเป็นชนิด s1b ทุกตัวอย่าง ส่วน vacA ชนิด s2 จะพบเพียง 16.9% ในส่วนของ vacA ชนิด m1 พบ 80.2% และพบมากในกลุ่มที่เป็นโรคแผลในกระเพาะอาหารและโรคมะเร็งกระเพาะอาหาร ส่วน vacA ชนิด m2 พบมากในกลุ่มที่เป็นกระเพาะอาหารอักเสบ สรุปได้ว่าในชาวบราซิลจะพบยีน vacA ชนิด s1b/m1 ถึง 80.3% และพบมากในผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะอาหารและโรคมะเร็งในกระเพาะอาหารและมีความสัมพันธ์ร่วมกับยีน cagA ส่วน ยีน vacA ชนิด s2/m2 จะมีความสัมพันธ์กับโรคกระเพาะอาหารอักเสบ

Sillakivi และคณะ(20) ได้เปรียบเทียบความแตกต่างของยีน *H.pylori* ในตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะอาหารที่อาศัยอยู่ในพื้นที่เดียวกันในประเทศเอสโตเนีย มีเชื้อชาติเอสโตเนีย และรัสเซีย จำนวน 50 ตัวอย่าง โดยวิธี PCR พบสาย

พันธุที่มี cagA ยีน 82% และในตัวอย่างที่มียีน cagA จะพบยีน vacA ชนิด s1 อยู่สูงถึง 98% ซึ่งจะแบ่งเป็นชนิด s1a/m1 64% และ s1a/m2 24% แต่ vacA ชนิด s1b จะไม่พบเลย เมื่อเปรียบเทียบระหว่างผู้ป่วย 2 ชนชาติ ในส่วนของยีน cagA จะไม่พบความแตกต่างกัน แต่ในส่วนของการกระจายของยีน vacA ชนิด s1a/m1, s1a/m2 และ s2/m2 จะมีความแตกต่างกันระหว่างชนชาติเอสโทเนียและรัสเซีย ($p < 0.05$) สรุปว่าในผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะอาหารพบ *H.pylori* สายพันธุ์ cagA และ vacA ชนิด s1a/m1 มากที่สุด

Pan และคณะ (14) ได้รายงานการศึกษา ยีน cagA ของเชื้อ *H.pylori* ที่แยกจากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยที่เป็นโรคแผลในกระเพาะอาหารจำนวน 48 คน และโรคกระเพาะอักเสบเรื้อรัง จำนวน 35 คน โดยวิธี PCR ใช้ primer 2 ชุด คือ ชุดที่หนึ่งออกแบบตรงเป้าหมาย PCR ที่ลำดับเบสตำแหน่ง 1249 - 1270 (caga1) และ primer caga 2 ที่ตำแหน่ง 1797 - 1819 โดยจะให้ผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 570 bp ชุดที่ 2 คือ caga 2 และ caga 5 ที่ตำแหน่งลำดับเบส 1495 - 1519 ให้ผลิตภัณฑ์ PCR ขนาด 324 bp โดย primer caga5 จะจำเพาะต่อลำดับเบสของ cagA ยีนสายพันธุ์จากคนจีน พบ cagA ยีน 98% ในตัวอย่างจากผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะ และพบ 100% ในตัวอย่างจากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารอักเสบเรื้อรัง และพบว่าในการทำ PCR เพื่อตรวจยีน cagA ของเชื้อ *H.pylori* ที่แยกมาจากผู้ป่วยชาวจีน โดยใช้ primer ชุดที่ 1 สามารถตรวจพบ 52% ในขณะที่ใช้ primer ชุดที่ 2 สามารถตรวจพบ 95% เมื่อใช้ primer ชุดที่ 1 ตรวจหา cagA ยีนของเชื้อ *H.pylori* ในตัวอย่างจากผู้ป่วยชาวดัชจะสามารถตรวจพบ 92% ในขณะที่นำมาตรวจในตัวอย่างจากผู้ป่วยชาวจีนจะพบเพียง 30% แต่เมื่อนำเอา primer ชุดที่ 2 มาตรวจในผู้ป่วยชาวดัช จะตรวจพบ 91% แสดงว่าลำดับเบสของ cagA จะต่างกันระหว่างชาวดัชและชาวจีนอย่างน้อยที่ตำแหน่งคู่กับ primer caga 1 การศึกษานี้สรุปได้ว่า cagA ยีน พบมากทั้งผู้ป่วยโรคแผลในกระเพาะอาหาร โรคกระเพาะอาหารอักเสบ และการทำ PCR โดยออกแบบ primer ที่จำเพาะ (specific) ต่อลำดับเบสของชาวจีนจะเพิ่ม sensitivity ในการตรวจ

Ito และคณะ (15) ได้รายงานถึง *H.pylori* สายพันธุ์ที่มียีน vacA และ cagA ในผู้ป่วยชาวญี่ปุ่น โดยตัวอย่างศึกษามาจากเชื้อที่ได้มาจากตัวอย่างกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยที่เป็นโรคกระเพาะอาหารอักเสบอย่างเรื้อรัง โรคกระเพาะเป็นแผล ลำไส้ส่วนต้นเป็นแผล และผู้ป่วยที่เป็นแผลทั้งในกระเพาะอาหารและลำไส้ส่วนต้น โรคมะเร็งกระเพาะอาหาร จำนวน 87 ตัวอย่าง พบว่าตัวอย่างศึกษาทุกตัวอย่างพบยีน cagA และพบว่า 84 ใน 87 ตัวอย่าง (97%) มียีน vacA ชนิด s1a/m1 และ ไม่มีความแตกต่างระหว่างสายพันธุ์ตรงส่วน mid region ที่มีขนาด 0.73 kb แสดงว่ายีนชนิด cagA และ vacA ชนิด s1a/m1 ของเชื้อ *H.pylori* จะเป็นสายพันธุ์ที่พบมากที่สุดในประเทศญี่ปุ่น และ ไม่มีความสัมพันธ์กับความรุนแรงของโรคกระเพาะอาหาร

Mahachai และคณะ (13) ได้ศึกษาความชุกของ antibody ต่อ cagA และ vacA โดยวิธี immunoblot assay พบ antibody ต่อ cagA ในผู้ป่วยที่เป็นโรคกระเพาะอาหารไม่มีแผล 70.1%

โรคแผลตรงลำไส้ส่วนต้น 78.7% แผลในกระเพาะอาหาร 77.6% และมะเร็งในกระเพาะอาหาร 90% ซึ่งเมื่อเปรียบเทียบทางสถิติแล้ว พบว่าความชุกของ *cagA* ในผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหาร ชนิดต่างๆ ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ($p > 0.05$)



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

บทที่ 2

วิธีวิจัย

2.1 วัสดุ อุปกรณ์และสารเคมี

2.2.1 วัสดุ อุปกรณ์

- ห้อง Pre reaction mixture ที่มี Laminar Flow Cabinets พร้อม UV Lamp สำหรับการเตรียม PCR reaction mixture
- เครื่อง Thermocycle Gene Amp[®] PCR System 9700 AB Applied Biosystems USA
- เครื่อง Peltier thermal cycler (MJ Research, PTC-200) USA
- Microcentrifuge (MiniSpin[®], Eppendorf)
- ชุด Electrophoresis (LKB)
- Photodocumentation System Model : DR-001 FDC version10 (VILBER LOURMAT)
- Dry heat block
- Analytical balance
- Spectrophotometer Shimadzu UV 2101 PC
- Freezer -20° C
- ปิเปตอัตโนมัติ ขนาด 2 μ l 1-10, 20 μ l 5-50 และ 50-200 μ l
- Microcentrifuge tube ขนาด 0.5 ml และ 1.5 ml
- Thin wall PCR tube ขนาด 0.2 ml (Micro Amp USA, PE Biosystems)
- ปิเปตทิวที่มีตัวกรอง ขนาดปริมาตร 10 μ l 20 μ l และ 100 μ l
- ปิเปตทิวขนาด 100 μ l และ 200 μ l

2.2.2 สารเคมี

จากบริษัท QIAGEN, Germany

- QIAamp[®] DNA Mini Kit
- QIAquick PCR Purification Kit
- Taq DNA polymerase (5 unit/ μ l)
- Oligonucleotide primer (QIAGEN Operon. GmbH.)

จากบริษัท AB Applied Biosystem

- AmpliTaq Gold[®]

- DNA sequencing Kit (Big Dye[®] Terminator v3.1 Cycle sequencing Kit

จากบริษัท USB Corporation, Cleveland USA

- 10X TBE buffer Ultrapure MB Grade
- TE buffer
- ExoSAP-IT[®]

จากบริษัท Lab Scan, Ireland

- Xylene
- Ethanol

จากบริษัท Sigma Chemical Co.,Ltd.USA

- Boric acid (B-7901)
- Trizma Base, Molecular Biology Grade(T-6066)
- Ethidium bromide (E-8751)
- Mineral oil
- KCl
- BSA
- Tween 20

จากบริษัท New England Biolabs USA

- 100 bp DNA ladder (N3231S)
- Deoxynucleotide triphosphate solution (N0446S)

จากบริษัท Invitrogen, Spain

- Ultra Pure[™] Agarose

หน่วยบริการชีวภาพ (Bioservice unit) ศูนย์พันธุวิศวกรรมและ

เทคโนโลยีชีวภาพแห่งชาติ : สำนักงานพัฒนาวิทยาศาสตร์และ

เทคโนโลยีแห่งชาติ กรุงเทพฯ ฯ

The Armed Forces Research Institute of Medical Sciences (AFRMIS)

กรุงเทพฯ ฯ เชื้อ *H. pylori* จากผู้ป่วยคนไทยที่เป็นโรคกระเพาะอาหาร

อักเสบและติดเชื้อ *H. pylori* ซึ่งได้รับความอนุเคราะห์จาก Dr. Carl J

Mason

จากบริษัท BST Scientific Pte Ltd, Singapore

- Genomic DNA isolated from *Helicobacter pylori* strain J99 (ATCC 700824)

2.2 การออกแบบวิจัย

เป็นการพัฒนาวิธี PCR เพื่อตรวจหาชิ้น *cagA*, *vacA* subtypes ชนิด *s* และ *m* โดยใช้ primer ที่มีรายงานจากคณะวิจัยอื่นและ primer ที่ออกแบบจากลำดับเบสที่ได้จากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารคนไทยที่ติดเชื้อ *H. pylori* และตรวจพบยีนดังกล่าวข้างต้น

2.3 ตัวอย่างศึกษา

ตัวอย่างศึกษาได้มาจาก 3 แหล่ง ดังนี้

2.3.1 ตัวอย่าง DNA ของเชื้อ *H. pylori* ที่สกัดจากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารจากโครงการอื่นๆ

เป็นตัวอย่าง DNA สกัดจากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารทั้งชาย หญิง ประมาณ 40 ตัวอย่าง โดยมีข้อมูลการตรวจพบเชื้อ *H. pylori* โดยวิธี PCR ที่ตำแหน่งส่วนของยีนที่ 860 bp จากโครงการ “การตรวจเชื้อ *H. pylori* ในตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารโดยวิธี Polymerase Chain Reaction” ซึ่งได้รับทุนอุดหนุนวิจัยจากมหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ประจำปีงบประมาณ 2544 และโครงการ “การเปรียบเทียบ PCR primer ที่ต่างกันและการพัฒนาวิธี nested PCR ในการตรวจหาเชื้อ *Helicobacter pylori* ในเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร” ซึ่งได้รับทุนอุดหนุนวิจัยจากมหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ประจำปีงบประมาณ 2546

2.3.2 ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ฝังในพาราฟิน จากภาควิชาพยาธิวิทยา คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

เป็นตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะที่ได้ตรวจพบเชื้อ *H. pylori* โดยวิธีทางพยาธิวิทยา และเป็นเนื้อเยื่อที่ฝังในพาราฟิน เก็บไว้ระหว่าง ปี พ.ศ. 2543 ถึง ปี พ.ศ. 2548 แบ่งตามความรุนแรงของโรคดังนี้

- ก) โรคกระเพาะอาหารอักเสบ (gastritis) จำนวน 54 ตัวอย่าง
- ข) โรคแผลในกระเพาะอาหาร (peptic ulcer) จำนวน 8 ตัวอย่าง
- ค) โรคแผลในลำไส้ส่วนต้น (duodenal ulcer) จำนวน 8 ตัวอย่าง
- ง) โรคมะเร็งกระเพาะอาหาร จำนวน 24 ตัวอย่าง

2.3.3 ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารจากผู้ป่วยที่ได้จากการตรวจวินิจฉัยเชื้อ โดยวิธี CLO test

เนื่องจากในระยะแรกมีปัญหาในการสกัด DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อที่ฝังในพาราฟิน จึงได้ทำการเก็บตัวอย่างเนื้อเยื่อที่ได้รับการตรวจวินิจฉัยเชื้อ *H. pylori* โดยตรวจหาเอ็นไซม์ urease โดยใช้ CLO test (Kimberly-Clark,

Ballard Medical Product, USA) หรือ Pronto Dry (Medical Instruments Corp, Solothurn Switzerland) ระหว่างเดือน มีนาคม 2547 จนถึงเดือน สิงหาคม 2548 จากหน่วยระบบทางเดินอาหาร คณะแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่ ภายใต้การดูแลของ ศาสตราจารย์เกียรติคุณ แพทย์หญิงกรรณิการ์ พรพัฒน์กุล โดยแบ่งตัวอย่างตามความรุนแรงของโรค ดังนี้

- ก) โรคกระเพาะอาหารอักเสบ (gastritis) จำนวน 26 ตัวอย่าง
- ข) โรคแผลในกระเพาะอาหาร (peptic ulcer) จำนวน 19 ตัวอย่าง
- ค) โรคแผลในลำไส้ส่วนต้น (duodenal ulcer) จำนวน 39 ตัวอย่าง

2.4 การสกัด DNA เชื้อ *H. pylori* ในเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร

2.4.1 การสกัด DNA เชื้อ *H. pylori* ในเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ฝังในพาราฟิน

ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ฝังในพาราฟินที่ตรวจพบเชื้อ *H. pylori* โดยวิธีพยาธิวิทยา ขนาดความหนา 10 μm จำนวน 3-5 ชิ้น นำมาสกัด DNA ของเชื้อ *H. pylori* ตามวิธีการที่ได้มีการปรับปรุงจากหนังสือคู่มือ QIAamp[®] DNA MiniKit บริษัท QIAGEN ประเทศเยอรมัน (24) โดยมีขั้นตอนการดำเนินการดังนี้

ก) การละลายพาราฟินออกจากเนื้อเยื่อ นำเนื้อเยื่อที่ตัดมาแช่ใน xylene 1 มิลลิลิตร ใน microcentrifuge tube ขนาด 1.5 มิลลิลิตร, incubate ที่อุณหภูมิ 55°C นาน 15 นาที mix และนำไปปั่นโดยเครื่อง microcentrifuge ที่ 13,000 rpm 5 นาที คูดสารละลายทิ้ง ทำซ้ำ 3 รอบ หลังจากคูดสารละลายทิ้งแล้ว เติม Xylene : Ethanol (1:1) 1 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันดี ปั่นที่ 13,000 rpm 5 นาที คูดสารละลายทิ้ง เติม Ethanol 1 มิลลิลิตร ผสมให้เข้ากันดี ปั่นที่ 13,000 rpm 5 นาที คูดสารละลายทิ้ง และทิ้งไว้ให้เนื้อเยื่อแห้งที่อุณหภูมิห้อง โดยใช้เวลาประมาณ 1-1.30 ชั่วโมง

ข) การสกัด DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อจากข้อ ก) โดยนำตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ได้ละลายพาราฟินออกไปแล้ว นำมาสกัด DNA โดยใช้น้ำยาสำเร็จรูป QIAamp DNA Minikit ตามวิธีการจากเอกสารใบแทรกจากบริษัท โดยมีรายละเอียดการสกัดตามภาคผนวก 1

2.4.2 การสกัด DNA เชื้อ *H. pylori* ของเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ได้จากการตรวจวินิจฉัยเชื้อโดยวิธีตรวจหาเอนไซม์ urease

เนื้อเยื่อที่มีอยู่ในเจล (CLO test) หรือบนกระดาษซับ (Pronto Dry) ถูกนำออกมาโดยใช้ไม้จิ้มฟันที่ปลอดเชื้อ นำไปใส่ microcentrifuge tube ขนาด 1.5 มิลลิลิตร ต้างด้วยน้ำบริสุทธิ์ type I 1 มิลลิลิตร คูดน้ำทิ้ง เปิดฝาทิ้งไว้ประมาณ 1 ชั่วโมง ในตู้ Laminar Flow Cabinets เพื่อให้น้ำระเหยออกไป เนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ได้นำมาสกัด DNA ของเชื้อ *H. pylori* โดยใช้น้ำยาสำเร็จรูป QIAmp DNA Minikit ตามรายละเอียด ข้อ 2.4.1 (จ)

2.5 การตรวจวินิจฉัยเชื้อ *H. pylori* โดยวิธี PCR

ตัวอย่าง DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากข้อ 2.4 นำมาวิเคราะห์หาเชื้อ *H. pylori* โดยวิธี PCR ใช้ primer ที่จำเพาะต่อส่วนของยีนที่ตำแหน่ง 860 bp ตามวิธีที่มีการปรับปรุงของ Linpisarn S และคณะ (25)

2.6 การพัฒนาวิธี PCR เพื่อตรวจหายีน *cagA* และ *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ ของเชื้อ *H. pylori* โดยใช้ primer จากคณะวิจัยอื่นที่ได้รายงานไว้

2.6.1 Oligonucleotide primers

ลำดับเบสของ Oligonucleotide primers ที่จำเพาะต่อยีน *cagA* และ *vacA* subtypes s และ m และ *iceA1*, *iceA2* ที่ได้จากคณะวิจัยอื่นและขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR ดังรายละเอียดที่แสดงไว้ในตารางที่ 2.1

การหาสภาวะเหมาะสมของวิธี PCR เพื่อเพิ่ม sensitivity และ ลด non-specific band โดยการทดลองหาความเข้มข้นของ $MgCl_2$ และ การหา annealing temperature ที่เหมาะสม ดังรายละเอียดแสดงในตารางที่ 2.2

ตารางที่ 2.1 Oligonucleotide primers ที่จำเพาะต่อยีน *cagA* และ *vacA* subtypes s และ m จากคณะวิจัยอื่น

ยีนเป้าหมาย	ขนาดผลิตภัณฑ์ (bp)	ชื่อ primer และลำดับเบส (5' → 3')	เอกสารอ้างอิง
<i>cagA</i>	349	<i>cagA</i> -F GAT AAC AGG CAA GCT TTT GAG G <i>cagA</i> -R CTG CAA AAG ATT GTT TGG CAG A	26
<i>vacAs1</i> ^a	201	<i>vacA</i> -F GAA ATA CAA CAA ACA CAC CGC	19
<i>s2</i> ^b	228	<i>vacA</i> -R GGC TTG TTT GAG CCC CCA G	
<i>vacA s1</i> ^a	259	<i>vacAs1</i> -F ATG GAA ATA CAA CAA ACA CAC	26
<i>s2</i> ^b	286	<i>vacAs1</i> -R CTG CTT GAA TGC GCC AAA C	
<i>vacA s1a</i>	190	<i>vacAs1a</i> -F GTC AGC ATC ACA CCG CAA C <i>vacAs1a</i> -R CTG CTT GAA TGC GCC AAA C	17
<i>vacAs1b</i>	187	<i>vacAs1b</i> -F AGC GCC ATA CCG CAA GAG <i>vacAs1b</i> -R CTG CTT GAA TGC GCC AAA C	26
<i>vacAs1c</i>	213	<i>vacAs1c</i> -F CTY GCT TTA GTR GGG YTA Y = C or T, R = A or G <i>vacAs1c</i> -R CTG CTT GAA TGC GCC AAA C	26
<i>vacAs2</i>	199	<i>vacAs2</i> -Fa GCT AAC ACG CCA AAT GAT CC <i>vacAs2</i> -R CTG CTT GAA TGC GCC AAA C	20

หมายเหตุ: ^a ตำแหน่ง nucleotide ของยีน *vacA* ของเชื้อ *H. pylori* 60190 (GenBank accession no. U05676)

^b ตำแหน่ง nucleotide ของยีน *vacA* ของเชื้อ *H. pylori* Tx30a (GenBank accession no. U29401)

ตารางที่ 2.1 (ต่อ) Oligonucleotide primers ที่จำเพาะต่อยีน *cagA* และ *vacA* subtypes s และ m จากคณะวิจัยอื่น

ยีนเป้าหมาย	ขนาดผลิตภัณฑ์ (bp)	ชื่อ primer และลำดับเบส	เอกสารอ้างอิง
vacAm1	290	vacAm1-F GGT CAA AAT GCG GTC ATG G vacAm1-R CCA TTG GTA CCT GTA GAA AC	17
vacAm2	352	vacAm2-F GGA GCC CCA GGA AAC ATT G vacAm2-R CAT AAC TAG CGC CTT GCA C	17
vacAm	vacAm1 567 vacAm2 642	vacAm-F CAA TCT GTC CAA TCA AGC GAG vacAm-R GCG TCA AAA TAA TTC CAA GG vacAm-F CAA TCT GTC CAA TCA AGC GAG vacAm-R GCG TCA AAA TAA TTC CAA GG	26
iceA1	247	iceA1-F GTG TTT TTA ACC AAA GTA TC iceA1-R CTA TAG CCA STY TCT TTG CA S = C or G, Y = C or T	26
iceA2	229	iceA2-F GTT GGG TAT ATC ACA ATT TAT TTR CCC TAT TTT CTA GTA GGT R = A or G	26

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ตารางที่ 2.2 ความเข้มข้นของ MgCl₂ และ Annealing temperature ที่เหมาะสมในการทำ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนของเชื้อ *H. pylori* ที่ได้จากคณะวิจัยอื่น

ยีนเป้าหมาย	ความเข้มข้นของ MgCl ₂ (mM)	Annealing temperature ที่ทดลอง (°C)	จำนวน PCR Cycle ที่ทดลอง
cagA	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs1	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs1	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs1a	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs1b	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs1c	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs2	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAm2	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAm	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
iceA1	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
iceA2	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40

การขยาย DNA เป้าหมายทำในหลอด PCR ชนิด thin wall ขนาด 0.2 ml ที่มีฝาปิดสนิท ปริมาตรที่ใช้คือ 10 µl การตรวจยืนยันผลผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้ตามเป้าหมายยีน cagA และ vacA โดยใช้ Genomic DNA ของเชื้อ *H. pylori* strain J99 (ATCC 700824) ที่พบยีน cagA และ vacAs1 m1 นอกจากนี้ยังนำผลิตภัณฑ์ DNA ที่ได้มาหาลำดับเบสที่หน่วยบริการชีวภาพ ศูนย์พันธุวิศวกรรมและเทคโนโลยีชีวภาพแห่งชาติ (BSU) นำมาเปรียบเทียบกับลำดับเบสของเชื้อ *H. pylori* ที่ได้จาก Genbank

2.6.2 การศึกษา sensitivity ของวิธี PCR

การขยาย DNA โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน cagA และ vacA subtypes ชนิดต่างๆ และ iceA โดยใช้เชื้อ *H. pylori* จากผู้ป่วยคนไทยที่ติดเชื้อ โดยคณะวิจัยได้รับความอนุเคราะห์จาก Dr. Carl Mason สถาบันวิจัยแพทยทหาร (AFRIMS) กรุงเทพฯ ได้นำมาสกัดเอา DNA ของเชื้อด้วยน้ำยาสำเร็จรูป

QIAamp[®] DNA Minikit คำนวณหาความเข้มข้นของ DNA ของเชื้อ *H. pylori* ที่สกัดได้โดยใช้สูตรคำนวณดังนี้

$$\text{DNA concentration } (\mu\text{g/ml}) = \text{OD} \times \text{dilution factor} \times 50 \mu\text{g/ml}$$

An OD of 1 corresponds to approximately 50 $\mu\text{g/ml}$ for double strand DNA

ปรับความเข้มข้นของ *H. pylori* DNA ให้เป็น 2.0 ng/ μl นำมาเจือจางลง 10 เท่า เป็นแบบ serial dilution โดยมีความเข้มข้นของ DNA ระหว่าง 2.0 ng/ μl - 0.02 fg/ μl โดยใช้ TE buffer เป็นน้ำยาเจือจาง

การศึกษา sensitivity ของ PCR ที่ตำแหน่งยีน *cagA*, *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ และ *iceA* โดยใช้ primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่น ดังรายละเอียดตารางที่ 2.1 และใช้ DNA ของเชื้อ *H. pylori* ที่สกัดได้ดังกล่าวที่มีความเข้มข้นระหว่าง 2.0 ng/ μl - 0.02 fg/ μl เป็น template ในการทำ PCR โดยใช้ปริมาณ template DNA 1 μl ต่อ reaction

2.7 การหาลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้ตามยีน *cagA* และ *vacA* subtypes ชนิด s และ m และ *iceA*

ผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้ตามยีนเป้าหมายคือ ยีน *cagA*, *vacA* subtype ชนิด s และ m และ *iceA* จาก DNA ของเชื้อ *H. pylori* ที่สกัดจากผู้ป่วยโรคกระเพาะจากตัวอย่างในข้อ 2.3.1 จำนวน 10 ตัวอย่าง นำมาหาลำดับเบสโดยการเตรียม pre-reaction โดยใช้ ExoSAP-IT เพื่อให้ผลิตภัณฑ์ DNA ที่ได้บริสุทธิ์ นำไปทำ cycle sequencing โดยใช้ DNA sequencing Kit (BigDye[®] Terminator v3.1 Cycle sequencing kit) นำไปหาลำดับเบสโดยหน่วยบริการชีวภาพ ศูนย์พันธุวิศวกรรมและเทคโนโลยีแห่งชาติ (BSU) กรุงเทพฯ ลำดับเบสที่ได้นำมาเปรียบเทียบกับลำดับเบสของเชื้อ *H. pylori* ที่ได้จาก GenBank ตาม accession number ที่ระบุไว้ในรายงานวิจัย

2.8 การพัฒนาวิธี PCR เพื่อตรวจหายีน *cagA* และ *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ ของเชื้อ *H. pylori* โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์ของคนไทย

2.8.1 การออกแบบ primer

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ตำแหน่งยีน *cagA*, *vacA* subtypes s และ m และ *iceA* ที่ได้จากข้อ 2.7 จำนวนตำแหน่งยีนละ 10 ตัวอย่าง นำมาเรียงกัน ซึ่งจะเห็นลำดับเบสที่มีความเหมือนกันอย่างชัดเจนและสามารถออกแบบ primer

ในส่วนของยีนที่เหมือนกันโดยใช้ software “primer detective” และใช้ function “user specified primer set”

ตารางที่ 2.3 Oligonucleotide primers ที่จำเพาะต่อยีน *cagA* และ *vacA* subtype s และ m ของเชื้อ *H. pylori* จากการออกแบบที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย

ยีนเป้าหมาย	ขนาด ผลิตภัณฑ์ (bp)	ชื่อ primer และลำดับเบส
<i>cagA</i>	256	<i>cagA</i> new-F TCA GAC TTT ATC AAT AAG AGC <i>cagA</i> -R CTG CAA AAG ATT GTT TGG CAG A
<i>vacAs1</i> (201 bp)	135	<i>vacA</i> new-F GTC AGC ATC ACA CCR CAA CA R = A or G <i>vacA</i> -R GGC TTG TTT GAG CCC CCA G
<i>vacAs1</i> (259 bp)	240	<i>s1</i> new-F CCG CAA AAT CAA TCG CCC T <i>vacAs1</i> -R CTG CTT GAA TGC GCC AAA C
<i>vacAs1a</i>	181	<i>S1a</i> new-F ACA CCG CAA CAA AGT CAT GC <i>vacAs1a</i> -R CTG CTT GAA TGC GCC AAA C
<i>vacAm2</i>	177	<i>M2</i> new-F ATG CAG GCC ATC AAG CAA GC <i>vacAm2</i> -R CAT AAC TAG CGC CTT GCA C
<i>iceA1</i>	167	<i>iceA1</i> new-F AAC TCT GAA AAC ACT CAA ATA GA <i>iceA1</i> -R CTA TAG CCA STY TCT TTG CA S = C or G, Y = C or T

2.8.2 การหาสภาวะที่เหมาะสมของ PCR

การหาสภาวะที่เหมาะสมของ PCR เพื่อเพิ่ม sensitivity และลด non specific band โดยการทดลองหาความเข้มข้นของ $MgCl_2$ และหา annealing temperature ที่เหมาะสม ดังรายละเอียดแสดงในตารางที่ 2.4

ตารางที่ 2.4 ความเข้มข้นของ MgCl₂ และ Annealing temperature ที่เหมาะสมในการทำ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนของเชื้อ *H. pylori* สายพันธุ์ที่พบในคนไทย

ยีนเป้าหมาย	ความเข้มข้นของ MgCl ₂ (mM)	Annealing temperature ที่ทดลอง (°C)	จำนวน PCR Cycle ที่ทดลอง
cagA	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs1 (201 bp)	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs1 (259 bp)	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAs1a	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
vacAm2	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40
iceA1	1.5, 2.0, 2.5, 3.0, 3.5	50-60	40

2.8.3 การทำ sensitivity ของวิธี PCR

ดำเนินการศึกษาเช่นเดียวกับข้อ 2.6.2 โดยใช้ Genomic DNA ของเชื้อ *H. pylori* สายพันธุ์ J99 (ATCC 700824) ซึ่งเป็นสายพันธุ์จากประเทศสหรัฐอเมริกา โดยเป็นสายพันธุ์ที่มียีน cagA และ vacAs1/m1 และใช้ Genomic DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากสายพันธุ์คนไทย โดยเจือจางแบบ serial dilution และใช้ primers ที่จำเพาะต่อยีน cagA และ vacA subtypes s และ m ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย

2.9 การตรวจหายีน cagA และ vacA subtypes s และ m

2.9.1 ตรวจจากตัวอย่าง DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารจากโครงการอื่นๆ

ตัวอย่าง DNA ที่ได้จากข้อ 2.3.1 ซึ่งตรวจพบเชื้อ *H. pylori* โดยวิธี PCR ที่ตำแหน่งยีนของส่วนที่มีขนาด 860 bp นำมาตรวจหายีน cagA และ vacA โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยนักวิจัยอื่น และใช้วิธี PCR ที่มีสภาวะที่เหมาะสม จากการศึกษานในข้อที่ 2.6.1

2.9.2 ตรวจสอบจากตัวอย่าง DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ฝังใน พาราฟิน

ตัวอย่างเนื้อเยื่อที่ให้ผลบวกของเชื้อ *H. pylori* โดยวิธีพยาธิวิทยา นำมา ตรวจซ้ำด้วยวิธี PCR ที่ตำแหน่งยีนของส่วนที่มีขนาด 860 bp ตัวอย่าง DNA ที่ ให้ผลบวกทั้ง 2 วิธี นำมาตรวจหา ยีน *cagA* และ *vacA* subtypes s และ m โดย

- ใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนดังกล่าวที่ออกแบบมาจาก นักวิจัยอื่น โดยใช้สภาวะที่เหมาะสมของ PCR จาก การศึกษาในข้อที่ 2.6.1 และ
- ใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนดังกล่าวที่ออกแบบโดยใช้ลำดับ เบสที่ได้จากเชื้อ *H. pylori* สายพันธุ์ที่พบในคนไทย โดยใช้สภาวะที่เหมาะสมของ PCR จากการศึกษาในข้อที่ 2.8.2

2.9.3 ตรวจสอบจากตัวอย่าง DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะที่ได้จากการตรวจ เชื้อด้วยวิธีตรวจเอนไซม์ urease

ตัวอย่าง DNA ของเนื้อเยื่อกระเพาะที่ให้ผลบวกจากการตรวจเอนไซม์ urease โดยใช้ป้ายสำเร็จรูป CLO test และ Pronto Dry นำมาตรวจซ้ำด้วยวิธี PCR ที่ตำแหน่งยีนของส่วนที่มีขนาด 860 bp ตัวอย่าง DNA ที่ให้ผลบวกทั้ง 2 วิธี นำมา ตรวจหา ยีน *cagA* และ *vacA* subtypes s และ m โดย

- ใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนดังกล่าวที่ออกแบบมาจาก นักวิจัยอื่น โดยใช้สภาวะที่เหมาะสมของ PCR จาก การศึกษาในข้อที่ 2.6.1 และ
- ใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนดังกล่าวที่ออกแบบโดยใช้ลำดับ เบสที่ได้จากเชื้อ *H. pylori* สายพันธุ์ที่พบในคนไทย โดยใช้สภาวะที่เหมาะสมของ PCR จากการศึกษาในข้อที่ 2.8.2

2.10 การวิเคราะห์ทางสถิติ

สถิติที่ใช้ในการวิเคราะห์แบ่งออกเป็น 2 กรณีคือ กรณีที่มีข้อมูล 2 กลุ่ม มีความสัมพันธ์กัน จะทำการวิเคราะห์ข้อมูลโดยใช้สถิติ McNema Chi-Square Test และในกรณีที่ ข้อมูล 2 กลุ่ม เป็นอิสระกันจะทำการวิเคราะห์ข้อมูลโดยใช้สถิติ Fisher's exact Test

บทที่ 3

ผลการวิจัย

3.1 การหาสภาวะที่เหมาะสมของวิธี PCR เพื่อตรวจหายีน *cagA*, *vacA* และ *iceA* โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น

ผลของการศึกษาหาความเข้มข้นที่เหมาะสมของ $MgCl_2$ และ annealing temperature ของการทำ PCR เพื่อให้ได้ sensitivity สูงที่สุดและมี non specific band น้อยที่สุดของยีนเป้าหมายคือ *cagA* และ *vacA* subtypes s และ m ชนิดต่างๆ และ *iceA* ของเชื้อ *H. pylori* โดยสภาวะเหมาะสมได้แสดงในตารางที่ 3.1 และพบว่า primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacA* s1b, *vacA* s1c, *vacA* s2 และ *iceA2* ที่ใช้ไม่พบ band ผลิตภัณฑ์ PCR ในตัวอย่าง DNA ที่ได้จากเชื้อ *H. pylori* สายพันธุ์คนไทยที่เพาะเลี้ยง เนื่องจากไม่สามารถหา positive control ได้ จึงไม่สามารถหาสภาวะที่เหมาะสมของ PCR ได้ จึงได้ใช้สภาวะการทำ PCR ตามรายงานจากคณะวิจัยอื่น (20)

ตารางที่ 3.1 สภาวะที่เหมาะสมของ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacA* subtypes s และ m ชนิดต่างๆและยีน *iceA*

เป้าหมายของยีน	ขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR	สภาวะที่เหมาะสมของ PCR mixture	สภาวะที่เหมาะสมของการทำ PCR
<i>cagA</i>	349 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.50 μ M/each <i>cagA</i> -F/ <i>cagA</i> -R primer -1.5mM $MgCl_2$ -0.25U Taq polymerase	<p>95°C, 2.30 min 94°C, 0.30min 50°C, 1min 72°C, 1min 72°C, 7min 40 cycle</p>
<i>vacA</i> s1 ^a <i>s2</i> ^b	201 bp 228 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.50 μ M/each <i>vacA</i> -F/ <i>vacA</i> -R primer -1.5mM $MgCl_2$ -0.25U Taq polymerase	<p>95°C, 2.30 min 94°C, 0.30min 55°C, 1min 72°C, 1min 72°C, 7min 40 cycle</p>

ตารางที่ 3.1 (ต่อ) สภาวะที่เหมาะสมของ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacA* subtypes s และ m ชนิดต่างๆและยีน *iceA*

เป้าหมายของยีน	ขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR	สภาวะที่เหมาะสมของ PCR	สภาวะที่เหมาะสมของการทำ PCR
<i>vacA</i> s1 ^a s2 ^b	259 bp 286 bp	-1X Taq buffer -200 μM/each dNTPs -0.25 μM/each <i>vacAs1-F/vacAs1-R</i> primer -2.0mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	
<i>vacA</i> s1a	190 bp	-1X Taq buffer -200 μM/each dNTPs -0.25 μM/each <i>vacAs1a-F/vacAs1a-R</i> primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	
<i>vacAs1b</i>	187 bp	-1X Taq buffer -200 μM/each dNTPs -0.25 μM/each <i>vacAs1a-F/vacAs1a-R</i> primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	
<i>vacAs1c</i>	213 bp	-1X Taq buffer -200 μM/each dNTPs -0.25 μM/each <i>vacAs1a-F/vacAs1a-R</i> primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	

ตารางที่ 3.1 (ต่อ) สภาวะที่เหมาะสมของ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacA* subtypes s และ m ชนิดต่างๆและยีน *iceA*

เป้าหมายของยีน	ขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR	สภาวะที่เหมาะสมของ PCR mixture	สภาวะที่เหมาะสมของการทำ PCR
<i>vacAs2</i>	199 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each <i>vacAs1a-F/vacAs1a-R</i> primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	<p>① = 95°C, 4 min ② = 95°C, 1 min ③ = 56°C, 1min 10 s ④ = 72°C, 30 s ⑤ = 54°C, 1min 10 s ⑥ = 52°C, 1min 10 s ⑦ = 72°C, 7 min</p>
<i>vacAm2</i>	352 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each <i>vacAs1a-F/vacAs1a-R</i> primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	
<i>vacA m</i>	<i>vacA m1</i> 567 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each <i>vacAm-F/vacAm-R</i> primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	
	<i>vacA m2</i> 642 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each <i>vacAm-F/vacAm-R</i> primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	

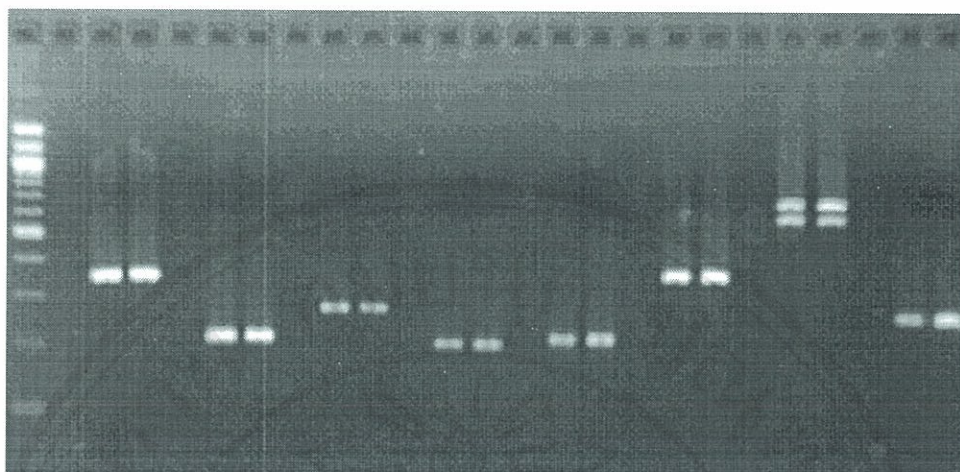
ตารางที่ 3.1 (ต่อ) สภาวะที่เหมาะสมของ PCR โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacA* subtypes s และ m ชนิดต่างๆและยีน *iceA*

เป้าหมายของยีน	ขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR	สภาวะที่เหมาะสมของ PCR	สภาวะที่เหมาะสมของการทำ PCR
iceA1	247 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each iceA1-F/iceA1-R primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	
iceA2	229 or 334	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each iceA1-F/iceA1-R primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Taq polymerase	

หมายเหตุ: ^a ตำแหน่ง nucleotide ของยีน *vacA* ของเชื้อ *H. pylori* 60190 (GenBank accession no. U05676)
^b ตำแหน่ง nucleotide ของยีน *vacA* ของเชื้อ *H. pylori* Tx30a (GenBank accession no. U29401)

เมื่อนำเอา DNA ของเชื้อ *H. pylori* ที่ได้จากการเพาะเลี้ยงจากสายพันธุ์คนไทยมาทำ PCR ตามเป้าหมายของยีน *cagA*, *vacA* subtypes s และ m ชนิดต่างๆ และ *iceA* โดยใช้สภาวะที่เหมาะสมตามตารางที่ 3.1 นำมาตรวจผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้โดยวิธี agarose gel electrophoresis ย้อมสีด้วย ethidium bromide ดู band ภายใต้แสง UV เปรียบเทียบกับ molecular size ของ DNA จะพบ band ที่มีขนาดตามที่ระบุไว้จากคณะวิจัยอื่น (รูปที่ 3.1)

1 2 3 4 5 6 7 8 9 10 11 12 13 14 15 16 17 18 19 20 21 22 23 24 25



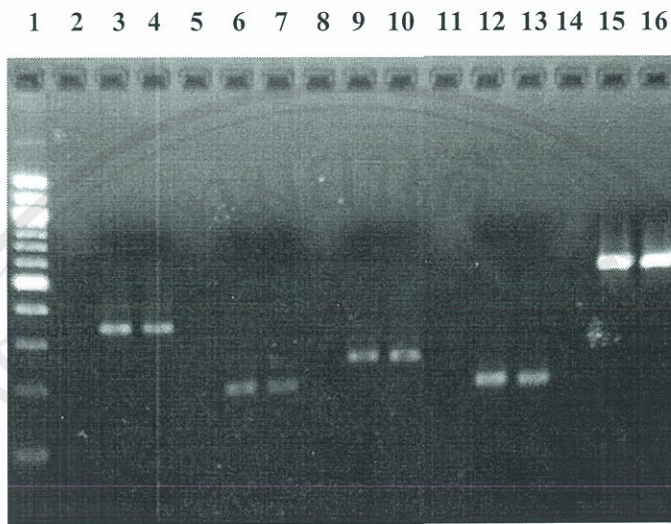
รูปที่ 3.1 ผลผลิตภัณฑ์ PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อยีน *cagA*, *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ และ *iceA* จากรายงานคณะวิจัยอื่นๆ ของเชื้อ *H. pylori* จากเชื้อที่เพาะเลี้ยงจากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย (Lanes 3, 6, 9, 12, 15, 18, 21 และ 24) และจากการสกัดเนื้อเยื่อกระเพาะโดยตรง (Lanes 4, 7, 10, 13, 16, 19, 22 และ 25); Lane 1: 100 bp DNA Ladder; Lane 3, 4, ส่วนของยีน *cagA* (349 bp); Lane 6,7: ส่วนของยีน *vacAs1* (201 bp); Lane 9, 10 ส่วนของยีน *vacAs1* (259 bp); Lane 12, 13: ส่วนของยีน *vacA s1a* (190 bp); Lane 15,16: ส่วนของยีน *vacA s2* (228 bp); Lane 18,19: ส่วนของยีน *vacAm2* (352 bp); Lane 21,22: ส่วนของยีน *vacAm1* (567 bp) และ *vacAm2* (642 bp); Lane 24,25: ส่วนของยีน *iceA1*(247bp); Lane นอกจากนี้จะเป็น negative control ของแต่ละยีน

3.2 การยืนยันผลผลิตภัณฑ์ PCR

3.2.1 การยืนยันผลผลิตภัณฑ์ PCR โดยใช้ Genomic DNA strain J99 (ATCC 700824)

ตัวอย่าง DNA ของเชื้อ *H. pylori* ที่สกัดจากผู้ป่วยโรคกระเพาะอาหารทั้งชาย หญิง จากข้อ 2.4.1 โดยนำมาตรวจเชื้อ *H. pylori* ด้วยวิธี PCR ที่ตำแหน่งส่วนของยีนที่มีขนาด 860 bp ตัวอย่างที่พบ *H. pylori* ด้วยวิธี PCR นำมาตรวจหา ยีน *cagA*, *vacA* subtypes ชนิด s และ m โดยใช้ Genomic DNA ของเชื้อ *H. pylori* strain J99 (ATCC 700824) ซึ่งเป็นสายพันธุ์ที่ได้จากผู้ป่วยชาวตะวันตกและมีรายงานพบยีน *cagA* และ *vacA s1/m1* เป็น standard เมื่อนำมาเปรียบเทียบกับผลผลิตภัณฑ์ PCR ของเชื้อที่ได้จาก DNA ที่สกัดจากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารผู้ป่วยคนไทยที่พบยีนต่างๆ

จะพบ band ของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ตำแหน่งเดียวกับเชื้อ *H. pylori* strain J99 (รูปที่ 3.2)



รูปที่ 3.2 ผลิตภัณฑ์ PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อยีน *cagA*, *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ และ *iceA* จากรายงานคณะวิจัยอื่นๆ ของเชื้อ *H. pylori* strain J99 (ATCC 700824) (Lanes 3, 6, 9, 12 และ 15) และจากการสกัดเนื้อเยื่อกระเพาะโดยตรง (Lanes 4, 7, 10, 13 และ 16); Lane 1: 100 bp DNA Ladder; Lane 3, 4, ส่วนของยีน *cagA* (349 bp); Lane 6,7: ส่วนของยีน *vacAs1* (201 bp); Lane 9, 10 ส่วนของยีน *vacAs1* (259 bp); Lane 12, 13: ส่วนของยีน *vacA s2* (228 bp); Lane 15,16: ส่วนของยีน *vacAm1* (567 bp) นอกจากนี้จะเป็น negative control ของแต่ละยีน

3.2.2 การยืนยันผลิตภัณฑ์ PCR โดยการหาลำดับเบส

ได้นำตัวอย่างที่พบขึ้นดังกล่าว 10 ตัวอย่าง นำมาหาลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR เทียบกับลำดับเบสที่ได้จาก GenBank ดังตารางที่ 3.2 ซึ่งแสดงลำดับเบสของยีน *cagA*, ตารางที่ 3.3 แสดงลำดับเบสของยีน *vacA* ชนิด s และ m และยีน *iceA1* แสดงในตารางที่ 3.4 ส่วนยีน *iceA2* เนื่องจากไม่สามารถหา sequence ใน GenBank ได้จึงไม่ได้หาลำดับเบสของยีน *iceA2* และลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้จากยีนดังกล่าว ในตัวอย่าง DNA ของเชื้อ *H. pylori* ที่สกัดจากเนื้อเยื่อกระเพาะผู้ป่วยคนไทยที่เป็นโรคกระเพาะพบว่าร้อยละของจำนวนเบสที่เหมือนกันกับที่รายงานใน GenBank ในช่วงค่าเฉลี่ย 91.90-96.89% ดังแสดงในตารางที่ 3.5 ในส่วนของยีน *vacAs2* ขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ระบุไว้ตามรายงานของ Yamaoka และคณะ(26)

คือ 228 bp โดยในการทำ PCR ได้ใช้ primer ที่มีลำดับเบสเหมือนกับยีน *vacAs1* (201 bp) เนื่องจากขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR จะไม่ต่างกันมากนักดังนั้น band ของผลิตภัณฑ์ PCR เมื่อเปรียบเทียบกับ molecular size ของ DNA แล้ว ไม่สามารถเห็นความแตกต่างได้ เมื่อนำเอาผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้นำมาหาลำดับเบสและนำมาเปรียบเทียบกับลำดับเบสของยีน *vacAs2* ของเชื้อ *H. pylori* Tx30a (GenBank accession no. U29401) ตามรายงานของ Yamaoka และคณะ (26) จะพบการขาดหายและการเพิ่มขึ้น (deletion and insertion) ใน sequence ของผลิตภัณฑ์ PCR มาก (ตารางที่ 3.3 ง) เมื่อนำลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR มาเปรียบเทียบกับยีน *vacA* ของเชื้อ *H. pylori* ATCC 60190 (GenBank accession no. U05676) ซึ่งจะจำเพาะต่อยีน *vacAs1* จะพบว่าลำดับเบสจะใกล้เคียงกับที่ได้จาก GenBank และจะคล้ายกับลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR จากผู้ป่วยคนไทย (ตารางที่ 3.3 ก) ดังนั้นในการศึกษานี้ยีนที่ตรวจน่าจะเป็น *vacAs1* ซึ่งมีขนาด 201 bp

ในส่วนของยีน *vacAs1/s2* ขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR คือ 259 และ 286 ตามลำดับ เช่นเดียวกับยีน *vacAs1* และ *vacAs2* band ของ PCR product ที่ได้เมื่อเทียบกับ DNA molecular size จะไม่สามารถเห็นความแตกต่างกันได้ แต่เมื่อนำมาเทียบกับ *vacA* ยีน จาก GenBank แล้วผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้ควรจะเป็น *vacAs1* (259bp) มากกว่า *vacAs2* (ตารางที่ 3.3 ข)

ตารางที่ 3.2

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 349 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *caxA* ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร ของผู้บริจาคไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no. L11714

	1239	1249	1259	1269	1279	1289
REF cagA 349 bp	GATACAGGC	AAGCTTTGA	GGGAATCTCG	CAATTAAGG	AAGAATACTC	CAATTAAGCG
spec. no.#4	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#7	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#14	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#28	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#38	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#51	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#54	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#61	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#63	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#66	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#72	-----	-----	-----	-----	-----	-----
	1299	1309	1319	1329	1339	1349
REF cagA 349 bp	ATCAAAAATC	CTACCAAAA	GAATCAGTAT	TTT TCAGACT	TTATCAATTA	GAGCAATGAT
spec. no.#4	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#7	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#14	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#28	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#38	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#51	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#54	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#61	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#63	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#66	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#72	-----	-----	-----	-----	-----	-----

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบจากผลวิเคราะห์

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

REF caga 349 bp	1359	1369	1379	1389	1399	1409
spec. no. #4	TTAATCAACA	AAGACAATCT	CATTG+TC+GTG	GAA+T+CTTCCA	CAAGAGCTT	TCAGAAATT
spec. no. #7	-----	-----GC-----	-----A-*+--A	-----+-----	-----+-----	-----+-----
spec. no. #14	-----G-----	-----G-----	-----A-*+--A	-----*--+T-----	-----*--+T-----	-----*--+T-----
spec. no. #28	-----	-----	-----+*--T--A	-------T+-----	-------T+-----	-------T+-----
spec. no. #38	-----	-----	-----A-*+--A	-----*--+T-----	-----*--+T-----	-----*--+T-----
spec. no. #51	-----G-----	-----	-----+*--T--A	-------T+-----	-------T+-----	-------T+-----
spec. no. #54	-----	-----GC-----	-----A-*+--A	-------T+-----	-------T+-----	-------T+-----
spec. no. #61	-----	-----	-----+*--T--A	-------T+-----	-------T+-----	-------T+-----
spec. no. #63	-----G-----	-----	-----G--+*--T--A	-------T+-----	-------T+-----	-------T+-----
spec. no. #66	-----	-----	-----+*--T--A	-------T+-----	-------T+-----	-------T+-----
spec. no. #72	-----	-----GC-----	-----A-*+--A	-------T+-----	-------T+-----	-------T+-----
REF caga 349 bp	1419	1429	1439	1449	1459	1469
spec. no. #4	GGGGATCAGC	GTTACCGAAT	+TTTCACAAGT	TGGGTGTCCC	ATCAAAACGA	TCCGCTTAAA
spec. no. #7	-----	-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----
spec. no. #14	-----	-----A-----	-----C-*--G-----	----------T-----	----------T-----	----------T-----
spec. no. #28	-----	-----	-----+--T--G-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----
spec. no. #38	-----	-----	-----+--T--G-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----
spec. no. #51	-----	-----	-----+--T--G-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----
spec. no. #54	-----	-----	-----+--T--G-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----
spec. no. #61	-----	-----A-----	-----C-*--G-----	----------T-----	----------T-----	----------T-----
spec. no. #63	-----	-----	-----+--T--G-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----
spec. no. #66	-----	-----	-----+--T--G-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----
spec. no. #72	-----	-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----	-----+-----

Primer sequence

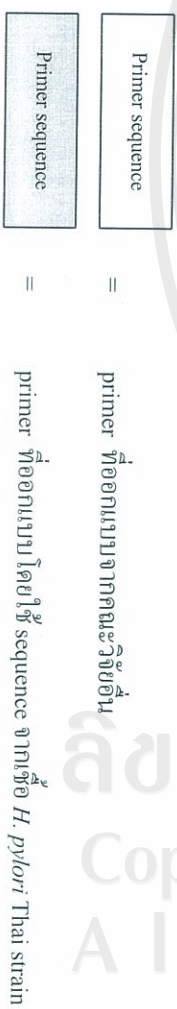
= primer ที่ออกแบบจากผลวิเคราะห์

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

REF cagA 349 bp	ATCAACACCC	GATGC+A+TCCG	AAATTTTATG	GAA++CA+TACCA	TACAACCCCC	TATCCCTGAT
spec. no.#4	-----	---*G-++	-----	++A+-T-	-----	-----
spec. no.#7	-----	A-A*-G-++	-----	AA-+-*-*	-----	-T
spec. no.#14	-----	---*+AA-	-----	++A+-T-	-----	-T
spec. no.#28	-----	---*G-++	-----	++A+-T-	-----	-----
spec. no.#38	-----	A-A*-+A+	-----	++A+-T-	-----	-T
spec. no.#51	-----	A-*+AA-	-----	++A+-T-	-----	-T
spec. no.#54	-----	---*G-++	-----	++A+-T-	-----	-T
spec. no.#61	-----	A-A*-+A+	-T	++A+-T-	-----	-T
spec. no.#63	-----	A-*+AA-	-----	++A+-T-	-----	-T
spec. no.#66	-----	A-A*-G-++	-----	++A+-T-	-----	-T
spec. no.#72	-----	---*G-++	-----	*++A-T-	-----	-----

REF cagA 349 bp	GACAAAAGAAA	AAGCAGAGTT	TTTGAATCT	GCCAAACAAT	CTTTTGCGAG
spec. no.#4	-----	---G	-----	-----	-----
spec. no.#7	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#14	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#28	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#38	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#51	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#54	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#61	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#63	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#66	-----	---G	---GG-	-----	-----
spec. no.#72	-----	---G	---GG-	-----	-----



ตารางที่ 3.3 (ก)

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 201 bp โดยที่ใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacA*S1 ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no. U05676

REF vacA 201 bp	809	819	829	839	849	859
spec. no.#4	GAATACAC	AAACACAC+CG	CAAAAATCAAT	CGCCCTC+TGG	TTTCTCTTGC	TTTAGTAGGA
spec. no.#24	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#28	-----	A--	-----	-----	-----	-----
spec. no.#38	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#51	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#54	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#60	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#63	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#71	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#72	-----	-----	-----	-----	-----	-----
	869	879	889	899	909	919
REF vacA 201 bp	GC+ATTGGTCA	GCATCACACC	GCAACAAGT	CATGCCGCCCT	TT+TTCAACAAC	CGTGATCATTT
spec. no.#4	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#24	-----	A--	-----	-----	-----	-----
spec. no.#28	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#38	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#51	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#54	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#60	-----	A--	-----	-----	-----	-----
spec. no.#63	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#71	-----	-----	-----	-----	-----	-----
spec. no.#72	-----	-----	-----	-----	-----	-----
	-----	A--	-----	-----	A--	-----

Primer sequence

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบมาจากคณะวิจัยอื่น

= primer ที่ออกแบบมาโดยผู้ใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

	929	939	949	959	969	979
REF vacA 201 bp	CCAGCCATTG	TTGGGGGCAT	CGCTACAGG+C	ACCCTGTAG	GAACGGTCTC	AGGGCTTCTT
spec. no. #4	-----	-----T	-----A-	-----	-----	-----
spec. no. #24	-----	-----TT	-----A-	-----	-----	-----
spec. no. #28	-----	-----T	-----+T	-----	-----	-----
spec. no. #38	-----	-----T	-----+	-----	-----	-----
spec. no. #51	-----	-----G-	-----+T	-----	-----	-----
spec. no. #54	-----	-----T	-----+T	-----	-----	-----
spec. no. #60	-----	-----T	-----A-	-----	-----	-----
spec. no. #63	-----	-----T	-----+	-----	-----	-----
spec. no. #71	-----	-----A-T	-----+T	-----	-----	-----
spec. no. #72	-----	-----T	-----A-	-----	-----	-----

REF vacA 201 bp
201 bp

GGCTGGGGC TCAACAAGC C

989

999

spec. no. #4
spec. no. #24
spec. no. #28
spec. no. #38
spec. no. #51
spec. no. #54
spec. no. #60
spec. no. #63
spec. no. #71
spec. no. #72

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบมาจากผลวิเคราะห์

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ตารางที่ 3.3 (จ)

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีความยาว 259 bp โดยให้ primer ที่จำเพาะต่อยีน vacA s1 ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no. U05676

	806	816	826	836	846	856
REFvacAs1	ATGGAATAC	AACAACACA	CCGCAAAATC	AAATGCCCTC	TGGTTTCTCT	TGCTTTAGTA
Spec #4	-----	-----	-----	-----	-A-----	C-----
Spec #7	-----	-----	-----	-----	-----	C-----G
Spec #24	-----	-----	-----	-----	-----	C-----G
Spec #28	-----	-----	-----	-----	-----	C-----G
Spec #38	-----	-----	-----	-----	-----	C-----
Spec #40	-----	-----	-----	-----	-----	C-----
Spec #54	-----	-----	-----	-----	-A-----	C-----G
Spec #56	-----	-----	-----	-----	-----	C-----G
Spec #60	-----	-----	-----	-----	-----	C-----
Spec #63	-----	-----	-----	-----	-----	-----
REFvacAs1	GGAGC+ATTGG	TCAGCATCAC	ACCGCAACAA	AGTCATGCCG	CCTTTTTTAC	AACCGTGATC
Spec #4	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #7	--*--T-----	-----	-A--A--	-----	-----	-----
Spec #24	-----	+-----A-	-----	-----	-----	-----
Spec #28	-----	+-----G-	-----	-----	-----	-----
Spec #38	-----	+-----G-	-----	-----	-----	-----
Spec #40	-----	+-----G-	-----	-----	-----	-----
Spec #54	-----	+-----G-	-----	-----	-----	-----
Spec #56	-----	--*--T-----	-----	-----	-----	G-----T
Spec #60	-----	-----	+-----A-	-----	-----	C-----
Spec #63	-----	-----	+-----G-	-----	-----	C-----

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบจากผลวิเคราะห์

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบโดยให้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

	926	936	946	956	966	976
REFvacaS1	ATTCCAGCCA	TTGTTGGGG	CATCGTACA	GGCACCGCTG	TAGGAACGGT	CTCAGGGCTT
Spec #4	-----	-----	T-----	-----	-----	-----
Spec #7	-----	-----	T-----	-TG-T	-----	-----
Spec #24	-----	-----	T-----	-TG-T	-----	-----
Spec #28	-----	-----	T-----	-----	-----	-----
Spec #38	-----	-----	T-----	-----	-----	-----
Spec #40	-----	-----	T-----	-----	-----	-----
Spec #54	-----	-----	T-----	-TG-T	-----	-----
Spec #56	-----	-----	T-----	-T-----	-----	-----
Spec #60	-----	-----	T-----	-----	-----	-----
Spec #63	-T-----	-----	G-T-----	-G-T-----	-----	-----
	986	996	1006	1016	1026	1036
REFvacaS1	CTTGGCTGGG	GGCTCAACA	AGCCGAAGAA	GCCCATTAATA	CCCCAGATAA	ACCCGATAAA
Spec #4	-----	-----	-----	-G-----	-----	-----
Spec #7	-----	-----	-----	-G-----	-----	-----
Spec #24	-----	-----	-----	-G-----	-----	-A-----
Spec #28	-----	-----	-----	-G-----	-----	-----
Spec #38	-----	-----	T-----	-G-----	-----	-A-----
Spec #40	-----	-----	-----	-G-----	-----	-A-----
Spec #54	-----	-----	-----	-G-----	-----	-A-----
Spec #56	-----	-----	-----	-G-----	-----	-A-----
Spec #60	-----	-----	-----	-G-----	-----	-A-----
Spec #63	-----	-----	-----	-G-----	-----	-A-----

Primer sequence = primer ที่ออกแบบมาจากผลวิเคราะห์ชิ้น

Primer sequence = primer ที่ออกแบบมาโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

1046

1055

REFvacAs1	GTTTGGCCGA	TTCAAGCAG
Spec #4	---	---
Spec #7	---	---
Spec #24	---	---
Spec #28	---	---
Spec #38	---	---
Spec #40	---	---
Spec #54	---	---
Spec #56	---	---
Spec #60	---	---
Spec #63	---	---



= primer ที่ออกแบบจากผลวิเคราะห์อื่น

= primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

ตารางที่ 3.3 (ค)

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 190 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน vacA s1a ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no. U05676

	875	885	895	905	915	925
vaca s1a	GTCAGCATCA	CACCGCACCA	AAGTCATGCC	GCCCTTT+TTTA	CAACCGTGAT	CATTCACAGCC
Spec #4	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #28	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #38	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #40	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #51	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #54	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #56	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #59	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #60	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
Spec #63	-----	-----	-----	-----+--C-	-----	-----
vaca s1a	935	945	955	965	975	985
Spec #4	ATTGTTGGGG	GCATCGCTAC	AGGCACCCGCT	GTAGGAACGG	TCTCAGGGCT	TCTTGGCTGG
Spec #28	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #38	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #40	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #51	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #54	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #56	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #59	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #60	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #63	-----	-----	-----	-----	-----	-----

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบมาจากคณะวิจัยอื่น

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

	995	1005	1015	1025	1035	1045
vaca s1a	GGGCTCAAAC	AAGCCGAAGA	AGCCAATAAA	ACCCGAGATA	AACCCGATTA	AGTTTGGCCG
Spec #4	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #28	-----	-----	-----	-T-G-----	-T-G-----	-----
Spec #38	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #40	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #51	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #54	-----	-----	-----	-T-G-----	-T-G-----	-----
Spec #56	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #59	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #60	-----	-----	-----	-----	-----	-----
Spec #63	-----	-----	-----	-----	-----	-----

1055

ATTCAAGCAG

vaca s1a	-----
Spec #4	-----
Spec #28	-----
Spec #38	-----
Spec #40	-----
Spec #51	-----
Spec #54	-----
Spec #56	-----
Spec #59	-----
Spec #60	-----
Spec #63	-----

Primer sequence

primer ที่ออกแบบจากลักษณะวิสัยอื่น

Primer sequence

primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

ตารางที่ 3.3 (ง)

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ขนาด 228 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacA s2* ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร ของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no. U29401

	358	368	378	388	398	408
REF vacAs2a	GAATACAC	AAACACACCG	CAAAATCAAT	CGCCCTATTA+	TTTCTCTCGC	TTTAGTGGG
spec. no.#4	-----	-----	-----	-----C*AG	-----	-----A-A
spec. no.#7	-----	-----	-----	-----C-GG+	-----	-----
spec. no.#14	-----	-----	-----	-----C-GG+	-----	-----
spec. no.#51	-----	-----	-----	-----C-GG+	-----	-----
spec. no.#53	-----	-----	-----	-----C-GG+	-----	-----A-A
spec. no.#54	-----	-----	-----	-----*--G	-----	-----A
spec. no.#55	-----	-----	-----	-----*--G	-----	-----A
spec. no.#56	-----	-----	-----	-----C-GG+	-----	-----A
spec. no.#59	-----	-----	-----	-----C-GG+	-----	-----A
spec. no.#63	-----	-----	-----	-----*--GG	-----T--	-----A
	418	428	438	448	458	468
REF vacAs2a	GTGTTAATGG	GCACCGAACT	GGGGCTAAC	AC+GC++CAATG	ATCCCATACA	CAG+CGAGAGT
spec. no.#4	-----CA-----	-----T--G-----	-----*****--	-----C-AA-----	-----*****	-----*--+-----
spec. no.#7	-----CA-----	-----T--G-----	-----*****--	-----++*--C--*	-----*****	-----*--T--T--C
spec. no.#14	-----CA-----	-----T--G-----	-----*****--	-----++*--C--*	-----*****	-----*--T--T--C
spec. no.#51	-----*--*--T--	-----T--G-----	-----*****--	-----C-AA-----*	-----*****	-----*--T--T--*
spec. no.#53	-----CA-----	-----G--*--*	-----*****--	-----C-AA-----*	-----*****	-----*--+-----
spec. no.#54	-----C-----	-----T--G-----	-----*****--	-----C-AA-----*	-----*****	-----*--+-----
spec. no.#55	-----*--*--T--	-----T--G-----	-----*****--	-----++*--C--*	-----*****	-----*--T--T--C
spec. no.#56	-----C-A-----	-----T--G-----	-----*****--	-----C-AA-----*	-----*****	-----*--+-----
spec. no.#59	-----CA-----	-----G--*--*	-----*****--	-----C-AA-----*	-----*****	-----*--+-----
spec. no.#63	-----C-----	-----T--G-----	-----*****--	-----C-AA-----*	-----*****	-----*--+-----

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบจากผลวิเคราะห์ยีน

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

	478		488		498		508		518		528
REF vacAs2a	CGCGCTTT+TT	TCACAACCGT	GATCATTCCA	GCCATTGTTG	GGGGTATCGC	TACAGG+CGCT					
spec. no. #4	---*---+---	*-----	-----	---G---	-----	---A-A-C					
spec. no. #7	*****+***	**-----	-----	---G---	-----	---AT---					
spec. no. #14	*****+***	**-----	-----	---G---	---A---	---AT---					
spec. no. #51	---**---C---	*-----	---T---	---G-G-	-----	---+T---					
spec. no. #53	---*---+---	*-----	---T---	---G---	-----	---+A-C					
spec. no. #54	---*---+---	*-----	---T---	---G---	-----	---+T--T					
spec. no. #55	---*---C+---	*-----	---T---	---G-	-----	---+T--T					
spec. no. #56	---*---+---	*-----	---T---	---G-	-----	---+A-					
spec. no. #59	---*---+---	*-----	---T---	---G-	-----	---+A-C					
spec. no. #63	---*---+---	*-----	---T---	---G-	---G-T---	---+---					

REF vacAs2a	GCTGTAGGAA	CGGTTTCAGG	GCTTCTTAGC	TGGGGCTCA	AACAAGCC
spec. no. #4	---C---	---C---	---G---	-----	-----
spec. no. #7	---C---	---C---	---G---	-----	-----
spec. no. #14	---C---	---C---	---G---	-----	-----
spec. no. #51	---C---	---C---	---G---	-----	-----
spec. no. #53	---C---	---C---	---G---	-----	-----
spec. no. #54	---C---	---C---	---G---	-----	-----
spec. no. #55	---C---	---C---	---G---	---G-	-----
spec. no. #56	---C---	---C---	---G---	---G-	-----
spec. no. #59	---C---	---C---	---G---	---G-	-----
spec. no. #63	---C---	---C---	---G---	---G-	---C---

Primer sequence

Primer sequence

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบจากผลวิจัยอื่น

= primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

ตารางที่ 3.3 (จ)

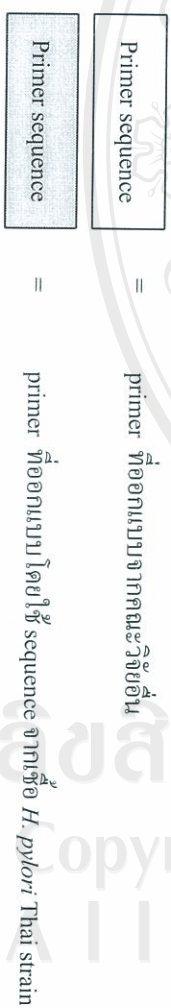
ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 352 bp โดยที่ใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacA* m2 ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no. AY663831

	2227	2237	2247	2257	2267	2277
<i>vacA</i> m2	GGAGCCCCAG	GAACAATTGC	CGGCAAAACA	GGGCTTATGT	TTAATAACCT	GACCCTAAT
Spec #7	-----	-----	-----	-----	-----	A-----
Spec #16	-----	-----	-----	-----	-----	A-----C
Spec #18	-----	-----	-----	-----	-----	A-----C
Spec #19	-----	-----	-----	-----	-----	A-----C
Spec #40	-----	-----	-----	A-----	-----	A-----C
Spec #51	-----	-----	-----	-----	-----	A-----C
Spec #53	-----	-----	-----	-----	-----	A-----C
Spec #54	-----	-----	-----	-----	-----	A-----C
Spec #61	-----	-----	-----	-----	-----	A-----C
Spec #75	-----	-----	-----	-----	-----	A-----C
	2287	2297	2307	2317	2327	2327
<i>vacA</i> m2	AGCAACGCCA	GCATGGATTA	TGGTAAAGAT	TTAGACTTAA	CCATTCAAGG	GCATTTCACT
Spec #7	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #16	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #18	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #19	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #40	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #51	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #53	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #54	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #61	-----	-----	-----	-----	-----	-----C
Spec #75	-----	-----	-----	-----	-----	-----C

Primer sequence = primer ที่ออกแบบจากผลวิเคราะห์

Primer sequence = primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

	2347		2357		2367		2377		2387		2397
vaca m2	AACAATCAAG	GCACGATGAA	TCTTTTGTGTC	CAAGATGGGC	GTGTAGCAAC	CTTGA	ATGCA				
Spec #7	-----G-	-----	-----	-----	-----G	-----A	-----				
Spec #16	---T-----	-----	-----	-----	-----G	-----A	-----				
Spec #18	-----G-	-----	-----	-----	-----G	-----	-----				
Spec #19	-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----				
Spec #40	---T-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----				
Spec #51	---T-----	-----	-----	-----	-----	-----	-----				
Spec #53	-----	---TT-----	-----	-----	-----G	-----A	-----				
Spec #54	-----	-----	-----	-----	-----G	-----	-----				
Spec #61	---T-----	-----	-----	-----	-----G	-----	-----				
Spec #75	-----A	---GT-----	-----	-----	-----	-----	-----				
	2407		2417		2427		2437		2447		2457
vaca m2	GCCATCAAG	CAAGCATGAT	ATTTAATAAT	TTAGTGGATA	GCCGACTGG	GTTTTACAAA					
Spec #7	-----	-----	-----	-----	-----C	-----A	-----				
Spec #16	-----	-----	-----	-----	-----C	-----A	-----				
Spec #18	-----	-----	-----	-----	---A-A-C-	-----A	-----				
Spec #19	-----	-----	-----	-----	-----C	-----	-----				
Spec #40	-----	-----	-----	-----	-----	---T-----	-----A				
Spec #51	-----	-----	-----	-----	-----	---A-A-C-	-----A				
Spec #53	-----	-----	-----	-----	-----	-----C	-----				
Spec #54	-----	-----	-----	-----	-----	-----C	-----				
Spec #61	-----	-----	-----	-----	-----	-----C	-----				
Spec #75	-----	-----	-----	-----	-----	-----C	-----				



	2467		2477		2487		2497		2507		2517
vacA m2	CCACTCATTTA	AGATCAATTA	CGCTCAAAAC	CTCACTAAAA	ATAAAAGAACA	TGTTTTAGTG					
Spec #7	--G-----	-----	-----	-----	-----	--G-----					
Spec #16	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #18	--G-----	--G-T-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #19	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #40	--G-----	--G-T-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #51	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #53	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #54	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #55	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #61	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #75	--G-----	-----	-----	-----	-----	-----					--C-----
	2527		2537		2547		2557		2567		2569
vacA m2	AAAGCGCGGAA	ACATTGATTA	TAAATTAGTG	GGA GTGCAAG	GCGCTAGTTA	TG					
Spec #7	--GG-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #16	--G-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #18	-----	--A-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #19	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #40	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #51	--G-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #53	--G-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #54	--G-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #61	-----	-----	-----	-----	-----	-----					
Spec #75	--G-----	-----	-----	-----	-----	-----					

Primer sequence = primer ที่ออกแบบมาจากตำแหน่งข้างต้น

Primer sequence = primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

ตารางที่ 3.3 (ต)

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 567 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *vacAm m1* ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no. U05676

	2083	2093	2103	2113	2123	2133
<i>vacAm m1</i>	CAATCTGTCC	AATCAAGCGA	GGGGCCGCAC	CCTTT+TAGTG	GAAAATCTAA	CC+GGGAATAT
No. Q4	---	---	---T-	T-----+	-----T--C	-----
No. Q5	---	---	---	T-----+	-----T	-----
No. Q9	---	---	---	-----+	-----	-C-----
No. Q24	---	---	---T-	* * -G---	-----	-----
No. Q38	---	---	---	-----+	-----	-T-----
No. Q55	---	---	---	-----+	-----T	-----
No. Q60	---	---	---C-	-----+	-----	-----
No. Q63	---	---	---T-	T-----+	-----C	-----
No. Q66	---	---	---T-	T-----+	---T-C	-----
No. Q69	---	---	---T-	T-----+	-----	-----
	2143	2153	2163	2173	2183	2193
<i>vacAm m1</i>	CACCGTTGAT	GGGCCTTAA	+GAGTGAATAA	TCAAGTGGT	GGCTATGCTT	TGGCAGGATC
No. Q4	---G	---G	T-*	-----C	-----T	-----
No. Q5	---	---G	T-*	-----C	-----T	-----
No. Q9	---	---	+G	-----C	-----T	-----C
No. Q24	---G	---	+G	-----C	-----T	-----
No. Q38	---	---G	T-*	-----C	-----T	-----
No. Q55	---	---G	T-*	-----C	-----T	-----
No. Q60	---	---	T-*	-----C	-----T	-----C
No. Q63	---	---G	T-*	-----C	-----T	-----
No. Q66	---	---G	T-*	-----C	---T	-----
No. Q69	---A	---	T-*	-----C	---T	-----

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบมาจากคณะวิจัยอื่น

vacAm m1	AAGCGCGAAT	TTTGAATTTA	AGGCTGGTGT	GGATACTAAA	AACGGCACAG	CCACTTTCAA
No. Q4	---	---G---	---	---C---	---	T-----T-
No. Q5	---	---G---	---	---C---	---	T-G---T-
No. Q9	---	---G---	---	---C---	---	T-----T-
No. Q24	---	---G---	---	---C---	---	T-----T-
No. Q38	---A---	---G---	---	---C---	---	T-G---T-
No. Q55	---	---G---	---	---C---	---	T-G---T-
No. Q60	---A---	---G---	---	---C---	---	T-----T-
No. Q63	---	---G---	---	---C---	---	T-G---T-
No. Q66	---A---	---G---	---	---C---	---	T-G---T-
No. Q69	---	---G---	---	---C---	---	T-G---T-
2203		2213	2223	2233	2243	2253
vacAm m1	TAACGATATT	AGTCTGGGAA	GATTTGTGAA	TTTTAAAGGTG	GAT+GCTCATA	CAGCT+AAATTT
No. Q4	---	---T---	---	---A---	---	-----+
No. Q5	---A---	---	---	---A-C-	*-GC---	-G*-C----
No. Q9	---	---T---	---	---A---	---	-----+
No. Q24	---	---T---	---	---A---	---	-----+
No. Q38	---A---	---	---	---A-C-	*-GC---	-G*-C----
No. Q55	---A---	---	---	---A-C-	*-GC---	-G*-C----
No. Q60	---	---T---	---	---A---	---	-----C----
No. Q63	---A---	---	---	---A-C-	*-GC---	-G*-C----
No. Q66	---A-G-C-	---	---	---A-C-	*-GC---	-G*-C----
No. Q69	---	---T---	---	---A---	---	-----+
2263		2273	2283	2293	2303	2313

Primer sequence

=

primer ที่ออกแบบมาจากลำดับอ้างอิงอื่น

vacAm m1	TAAGGTATT	GATACGGTA	ATGGTGGTTT	CAACACCTTA	GATTTTAGTG	GTGTTACAAA
No. Q4	---	---T---	---	---A---	---C---	---C---
No. Q5	---A---	---	---	---	---C---	---C---
No. Q9	---	---T---	---	---	---C---	---G---
No. Q24	---	---T---	---	---	---C---	---
No. Q38	---A---	---T---	---	---	---C---	---
No. Q55	---AC---	---T---	---	---	---C---	---C---
No. Q60	---	---T---	---	---	---C---	---
No. Q63	---A---	---T---C---	---	---	---C---	---
No. Q66	---	---T---	---	---	---C---	---
No. Q69	---	---T---	---	---	---C---	---C---
vacAm m1	CAAGGTCAAT	ATCAACAAGC	TCATTACGGC	TTCCACTAAT	GTGGCCGTTA	AAAACTTCAA
No. Q4	---	---	---A---	---	---A---	---
No. Q5	---	---	---	---	---A---	---
No. Q9	---	---	---A---	---	---A---	---
No. Q24	---A---	---	---A---	---	---A---	---
No. Q38	---	---	---A---	---	---A---	---
No. Q55	---	---	---A---	---	---A---	---
No. Q60	---A---	---	---A---	---	---A---	---
No. Q63	---	---	---A---	---	---A---	---
No. Q66	---	---	---A---	---	---A---	---
No. Q69	---A---	---	---A---	---	---A---	---

Primer sequence

=

primer ที่ออกแบบมาจากคณะวิจัยอื่น

	2443	2453	2463	2473	2483	2493
vacAm m1	CATTAATGAA	TTGATTG+TTA	AAACCAATGG	GGTGAGCGTG	GGGGAATACA	CTCATTTTAG
No. Q4	-----	*-----G-----	-----	-A-A--T--	-----	-A-----
No. Q5	-----	*--G-----	-----	-A-A--T--	-----	-A-----
No. Q9	-----	*--G-----	-----	-A-A--T--	-----	-A-----
No. Q24	-----	*G-G-----	-----	TA-A-----	-----	-T-----
No. Q38	-----	*--G-----	-----	-A-A--T--	-----	-A-----
No. Q55	-----	*--G-----	-----	TA-A-----	-----	-A-----
No. Q60	-----	*G-G-----	-----	TA-A-----	-----	-A-----
No. Q63	-----	*--G-----	-----	-A-A--T--	-----	-A-----
No. Q66	-----	*--G-----	-----	-A-A--T--	-----	-A-----
No. Q69	-----	*G-G-----	-----	-A-A-----	-----	-A-----
	2503	2513	2523	2533	2543	2553
vacAm m1	CGAAGATATA	GGCAGTCAAT	CGCGCATCAA	TACCGTGCGT	TTGGAACACTG	GCACTAGGTC
No. Q4	-----	-----A-----	-----	C-----	-----A-----	-----C-----
No. Q5	-----	-----A-----	-----	C-----	-----A-G-----	-----
No. Q9	-----	-----	-----	C-----	-----	-----
No. Q24	-----	-----	-----	C-----	-----	-----
No. Q38	-----	-----A-----	-----	C-----	-----A-----	-----
No. Q55	-----	-----A-----	-----	C-----	-----A-G-----	-----
No. Q60	-----	-----	-----	C-----	-----	-----
No. Q63	-----	-----	-----A-----	C-----	-----A-----	-----C-----
No. Q66	-----	-----A-----	-----	C-----	-----	-----
No. Q69	-----	-----	-----	C-----	-----	-----

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบจากลำดับนิวคลีโอไทด์

ลิขสิทธิ์ในมหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright © by Chiang Mai University
 All rights reserved

	2563	2573	2583	2593	2603	2613
vacAm m1	AATCTTTTCT	GGGGTGTCA	AATTTAAAG	CGCCGAAAA	TTGGTTAT+AG	ATGAGTTTTA
No. Q4	---A---	---T---	---	---T---	C---C*	---T---
No. Q5	---A---	---T---	---	---T---	C---C*	---T---
No. Q9	---A---	---C---T-	---	---T---	C---C*	---T---
No. Q24	---A---	---C---T-	---	---T---	C---C*	---T---
No. Q38	---A---	---C---T-	---	---T---	C-A---C*	---T---
No. Q55	---A---	---T---	---	---T---	C---C*	---T---
No. Q60	---A---	---C---T-	---	---T---	C---C*	---T---
No. Q63	---A---	---T---	---	---T---	C---C*	---T---
No. Q66	---A---	---T---	---	---T---	C---C*	---T---
No. Q69	---A---	---C---T-	---	---T---	C---C*	---T---
	2623	2633	2640			
vacAm m1	CTATAG+CCCT	TGGAATTATT	TTGACGC			
No. Q4	---C*-C---	---	---			
No. Q5	---C*-C---	---	---			
No. Q9	---C*-C---	---	---			
No. Q24	---C*-C---	---	---			
No. Q38	---C*-C---	---	---			
No. Q55	---C*-C---	---	---			
No. Q60	---C*-C---	---	---			
No. Q63	---C*-C---	---	---			
No. Q66	---C*-C---	---	---			
No. Q69	---C*-C---	---	---			

Primer sequence = primer ที่ออกแบบมาจากผลวิเคราะห์

ตารางที่ 3.3 (ข)

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่มีขนาด 642 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน vacAm m2 ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารของผู้ป่วยคนไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no. U29401

	1608	1618	1628	1638	1648	1658
vacAm m2	CAATCTGTCC	AATCAAGCGA	GCGGGCGCAC	CCTTTTAGTG	GAAAAFTCTAA	CCGGGAATAT
No. Q10	---	---	---	T-	---	---
No. Q19	---	---	---	T-	T-	---
No. Q51	---	---	---	---	T-	---
No. Q54	---	---	---	---	T-	---
No. Q61	---	---	---	T-	T-	---
No. K52	---	---	---	---	T-	---
No. K95	---	---	---	T-	---	---
No. K133	---	---	---	T-	T-	---
No. K202	---	---	---	T-	T-	---
No. K258	---	---	---	T-	T-	---
vacAm m2	1668	1678	1688	1698	1708	1718
No. Q10	CACCGTTGAG	GGGACTTTAA	GGGTGAATAA	TCAAGTGGC	GGTGCTGCTA	TAGCAGTTTC
No. Q19	---	---	---	---	---	---
No. Q51	---	---	---	---	---	---
No. Q54	---	---	---	---	---	---
No. Q61	---	---	---	---	---	---
No. K52	---	---	---	---	---	---
No. K95	---	---	---	---	---	---
No. K133	---	---	---	---	---	---
No. K202	---	---	---	---	---	---
No. K258	---	---	---	---	---	---

Primer sequence = primer ที่ออกแบบมาจากคณะวิจัยอื่น

	1728	1738	1748	1758	1768	1778
vacAm m2	AAGCGGAAT	TTTGAGTTTA	AGGCTGTGA	GGATACCAAC	AACGCCACAG	CCACTTTCAA
No.Q10	---	---A---	---C---	---T---	---G---	---T---
No.Q19	---	---	---	---	---	---
No.Q51	---	---	---	---	---	---
No.Q54	---	---	---	---	---	---
No.Q61	---	---	---	---	---	---
No.K52	C-----	-----	-----C---	-----A-C---	-----G---	-----T---
No.K95	-----	-----	-----C---T	-----A-C---	-----G---	-----T---
No.K133	G-----	-----	-----T	-----T	-----G---	-----T---
No.K202	G-----	-----	-----T	-----T	-----G---	-----T---
No.K258	-----	---A---	-----	-----A	-----	-----
	1788	1798	1808	1818	1828	1838
vacAm m2	TAACGATATT	CATCTGGAA	AAGCGTGAA	TTTAAGAGTG	GATGCCATA	CGGCTAATTT
No.Q10	---	---	---	---	---	---
No.Q19	C-----	-----	-----	-----	---	---A---T---
No.Q51	---	---	---	---	---	---
No.Q54	---	---	---	---	---	---
No.Q61	---	---	---	---	---	---
No.K52	---	---	---	---	---	---
No.K95	---	---	---	---	---	---
No.K133	---	---	---	---	---	---
No.K202	---	---	---	---	---	---
No.K258	---	---	---	---	---	---

Primer sequence = primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัย

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright © Chiang Mai University
 All rights reserved

	1848	1858	1868	1878	1888	1898
vacAm m2	TAATGGCAAT	ATTTATCTGG	GAAAATCCAC	GAAATTTAAGA	GTTGAATGGCC	ATACCGCTCA
No. Q10	-----	-----	-----	-----	-----	-----
No. Q19	-----	-----	-----	-----	-----	-----
No. Q51	-----	-----T	-----	-----	-----	-----G
No. Q54	-----	-----T	-----	-----	-----	-----G
No. Q61	-----	-----	-----	-----	-----	-----G
No. K52	-----	-----	-----	-----	-----	-----G
No. K95	-----	-----	-----	-----A	-----	-----G
No. K133	-----	-----T	-----	-----	-----	-----G
No. K202	-----	-----T	-----	-----	-----	-----G
No. K258	-----	-----	-----T	-----	-----	-----G
	1908	1918	1928	1938	1948	1958
vacAm m2	TTTTTAAAAAC	ATTGATGCTA	CAAGAGCCGA	TTAACGGGCTA	AACACTAGCA	CCTTGGATTT
No. Q10	-----T	-----C	-----	-----	-----TG	-----
No. Q19	-----T	-----C	-----	-----	-----G	-----
No. Q51	-----T	-----C	-----	-----	-----G	-----
No. Q54	-----T	-----C	-----	-----	-----G	-----
No. Q61	-----T	-----C	-----	-----	-----T	-----
No. K52	-----T	-----C	-----	-----	-----G	-----
No. K95	-----T	-----C	-----	-----	-----G	-----
No. K133	-----T	-----C	-----	-----	-----G	-----
No. K202	-----T	-----C	-----	-----	-----G	-----
No. K258	-----T	-----C	-----	-----T	-----	-----

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบมาจากคณะวิจัย

vacAm m2	1968	1978	1988	1998	2008	2018
No. Q10	CAGTGGCGTT	ACAGACAAG	TCAATATCAA	CAAGCTCACT	ACGGCTGCCA	CTAATGTGAA
No. Q19	T-C-----	-----A	-----	-----	---AT	-----
No. Q51	G-C-----	-----	-----	-----	---AT	-----
No. Q54	T-C-----	-----	-----	-----	---AT	-----
No. Q61	T-C-----	-----	-----	-----	---AT	-----
No. K52	T-C-----	-----	-----	-----	---AT	-----
No. K95	T-C-----	-----	-----	-----	---AT	-----
No. K133	T-C-----	-----	-----	-----	---AT	-----
No. K202	T-C-----	-----	-----	-----	---AT	-----
No. K258	T-C-----	-----	-----	-----A	---AG	-----
	2028	2038	2048	2058	2068	2078
	TATTTAAAAC	TTTGACATTA	AGGAATTGGT	GGTTACAACC	CGTGTTCAGA	GTTTTGGCA
No. Q10	C-----	-----	-----A	-----	---A	-----
No. Q19	C-----	-----T	-----	-----	---A	-----
No. Q51	C-----	-----T	-----	-----T	---A	-----
No. Q54	C-----	-----T	-----	-----	---A	-----
No. Q61	C-----	-----	-----	-----	---A	-----
No. K52	C-----	-----	-----	-----	---A	-----
No. K95	C-----	-----	-----	-----	---A	-----
No. K133	C-----	-----	-----	-----	---A	-----
No. K202	C-----	-----	-----	-----A	---A	-----
No. K258	C-----	-----	-----	-----	---A	-----

Primer sequence = primer ที่ออกแบบจากลักษณะวิชน

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright © by Chiang Mai University
 All rights reserved

	2088	2098	2108	2118	2128	2138
vacAm m2	ATACACTATT	TTTGGCGAAA	ATATAGCGGA	TAAGTCTCGC	ATTGGTGTGC	+TGAGTTTGA
No. Q10	-----	-----	-----	-----	-----	-T-----
No. Q19	-----	-----	-----	-G-----	-C-----	AG-----
No. Q51	-----	-----	-----	-----	-----	+T-----
No. Q54	-----	-----	-----	-----	-----	+T-----
No. Q61	-----	-----	-----	-G-A-----	-----	+-----A-
No. K52	-----	-----	-----	-----	-----	+-----
No. K95	-----	-----	-----	-----	-----	+T-----
No. K133	-----	-----	-----	-----	-----	+T-----
No. K202	-----	-----	-----	-----	-----	+T-----
No. K258	-----	-----	-----	-----	-C-----	+-----
	2148	2158	2168	2178	2188	2198
vacAm m2	AACGGGATAT	AGCCCGGCCT	ATTCTGGGGG	CGTTACTTTT	AAAGCGGTA	AAAAACTGGT
No. Q10	-----	-----	-----	-----	-----	-----
No. Q19	-----	-----	-----	-----	-T-----	-----
No. Q51	-----	-----	-----	-----	-----	-C-----
No. Q54	-----	-----	-----	-----	-----	-T-----
No. Q61	-----	-----	-----	-----	-----	-T-----
No. K52	-----	-----	-----	-----	-----	-G-----
No. K95	-A-----	-----	-----	-----	-----	-C-----
No. K133	-----	-----	-----	-----	-----	-C-----
No. K202	-----	-----	-----	-----	-----	-C-----
No. K258	-----	-----	-----	-----	-----	-C-----

Primer sequence = primer ที่ออกแบบมาจากผลวิเคราะห์จีโนม

2208

2218

2228

2238

2240

vacAm m2

TATAGATGAA

ATTTACCATG

CCCTTGGAA

TTATTTTGC

GC

No. Q10

-----G

-----C

No. Q19

-----G

-----C

No. Q54

-----G

-----C

No. Q54

-----G

-----C

No. Q61

No. K52

No. K95

No. K133

No. K202

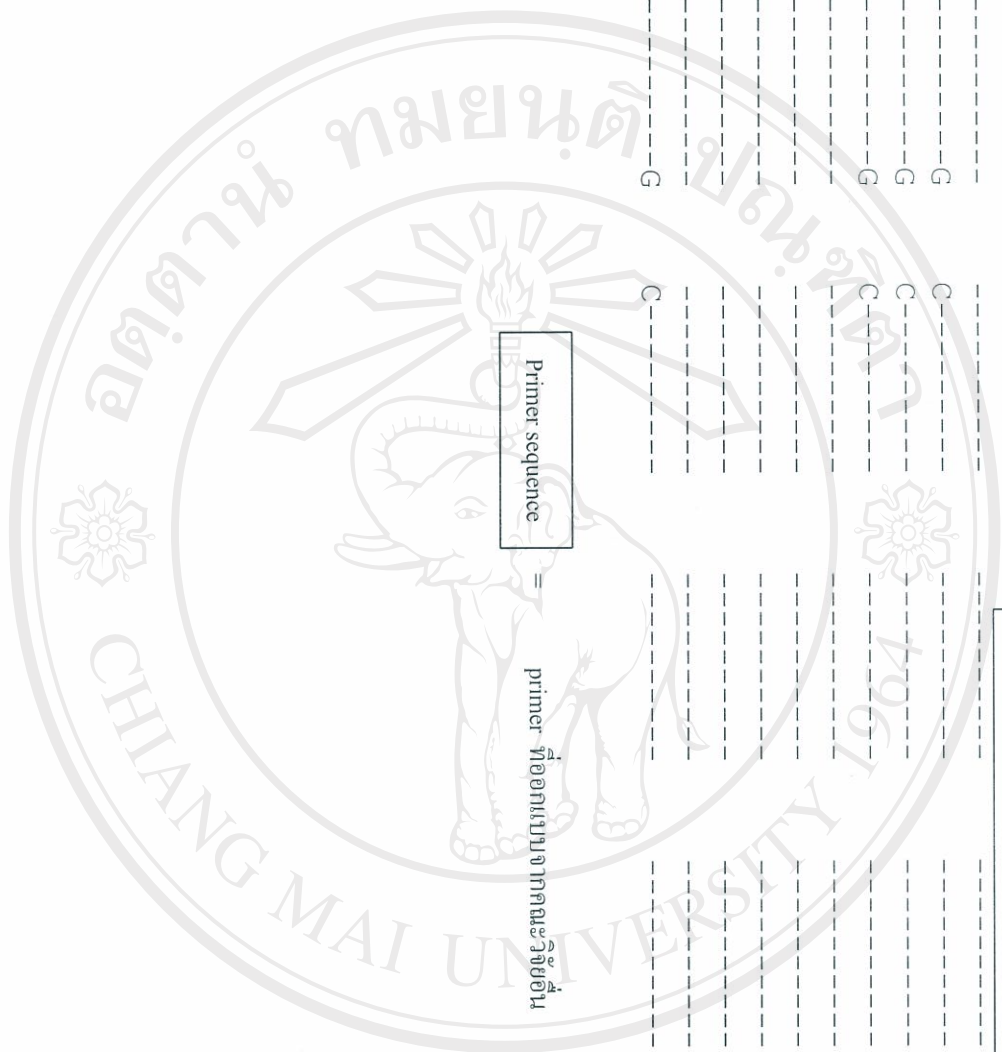
No. K258

-----G

-----C

Primer sequence

primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัย



ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ตารางที่ 3.4

ลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ขนาด 247 bp โดยใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *iceA1* ของเชื้อ *H. pylori* จากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหาร ของผู้บริจาคไทย เทียบกับลำดับเบสของ *H. pylori* จาก GenBank accession no.U43917

	866	876	886	896	906	916
REF iceA1	GTGTTT TTA	CCAAGTATC	TGTC AAGACA	TTAAAA ACCA	CTATAAGC+AA	CAATGTTGGC
spec. no.#7	-----	-----	C-----	-----TT-	-----*--C-	-----T-
spec. no.#14	-----	-----	C-----	-----TTT-	-----*--C-	-----T-
spec. no.#38	-----	-----	C-----	-----TT-	-----*--C-	-----T-
spec. no.#40	-----	-----	C-----	-----TT-	-----*--C-	-----T-
spec. no.#51	-----	-----	C-----	-----T-	-----C-----	-----T-
spec. no.#54	-----	-----	C-----	-----TT-	-----*--C-	-----T-
spec. no.#56	-----	-----	C-----	-----TT-	-----*--C-	-----T-
spec. no.#60	-----	-----	C-----	-----TT-	-----*--C-	-----T-
spec. no.#61	-----	-----	C-----	-----***	-----*--*--C-	-----G-----
spec. no.#69	-----	-----	C-----	-----***	-----*--*--C-	-----G-----
	926	936	946	956	966	976
REF iceA1	CGATGTG+TGG	TGTGCGTG++GC	AACTCTGAAA	ACACTCAAT	AGAA AGTGGAT	CATAAAGACG
spec. no.#7	---**---+---*	***---+---	-----	-----	-----A-A-	-----
spec. no.#14	-----+---	-----AC-+-	-----	-----	-----A-	-----
spec. no.#38	---**---+---*	***---+---	-----	-----	-----A-A-	-----T-
spec. no.#40	---G-+C---	---*---CA-	-----	-----	-----A-A-	-----
spec. no.#51	---**---+---*	***---+---	-----	-----	-----A-A-	-----
spec. no.#54	-----+C---	-----+---	-----	-----	-----A-A-	-----
spec. no.#56	-----C-*	-----C-+---	-----	-----	-----A-A-	-----
spec. no.#60	-----+C---	-----+---	-----	-----	-----	-----
spec. no.#61	---A-----+C---	---A-----+---	-----	-----	-----	-----
spec. no.#69	---A-----+C---	---A-----+---	-----	-----	-----	-----

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบจากดิวซีอื่น

Primer sequence

= primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

REF iceA1	986	996	1006	1016	1026	1036
spec. no. #7	GCCGCAAGGA	TGA+TTCAAGA	GTTTCTGATT	TAAACACACA	GACTTTTGAT	GATTTTCAGG
spec. no. #14	-----A--	-----TG---	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #38	-T-----	---+---T---G	-----	-----	-----	-----C-A-
spec. no. #40	-A-----	---+---T---	-----	-----	-----	-----C-A-
spec. no. #51	-A--A--	---A--*---	-----	-----	-----	-----C--A-
spec. no. #54	---A--A--	---+---T---	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #56	---AA--A--	---A--*---	-----	-----	-----	-----C-A-
spec. no. #60	---A--A--	---+---T---	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #61	---A--A--	---A--*---	-----	-----	-----	-----C-A-
spec. no. #69	-----	-A--C-----	-----	-----	-----	-----
REF iceA1	1046	1056	1066	1076	1086	1096
spec. no. #7	CTTTATGCAA	AGCTTGTAA	GATAAGAAC	GCCAGATTG	TAAAAAATGC	AAAGAAGTG
spec. no. #14	-----T--	-----	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #38	-----T--	-----	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #40	-----T--	-----	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #51	-----T--	-----	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #54	-----T--	-----C-----	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #56	-----T--	-----	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #60	-----T--	-----	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #61	-----T--	-----	-----	-----	-----	-----C--
spec. no. #69	-----T--	-----	-----	-----	-----	-----C--

Primer sequence = primer ที่ออกแบบจากลักษณะวิสัยต้น

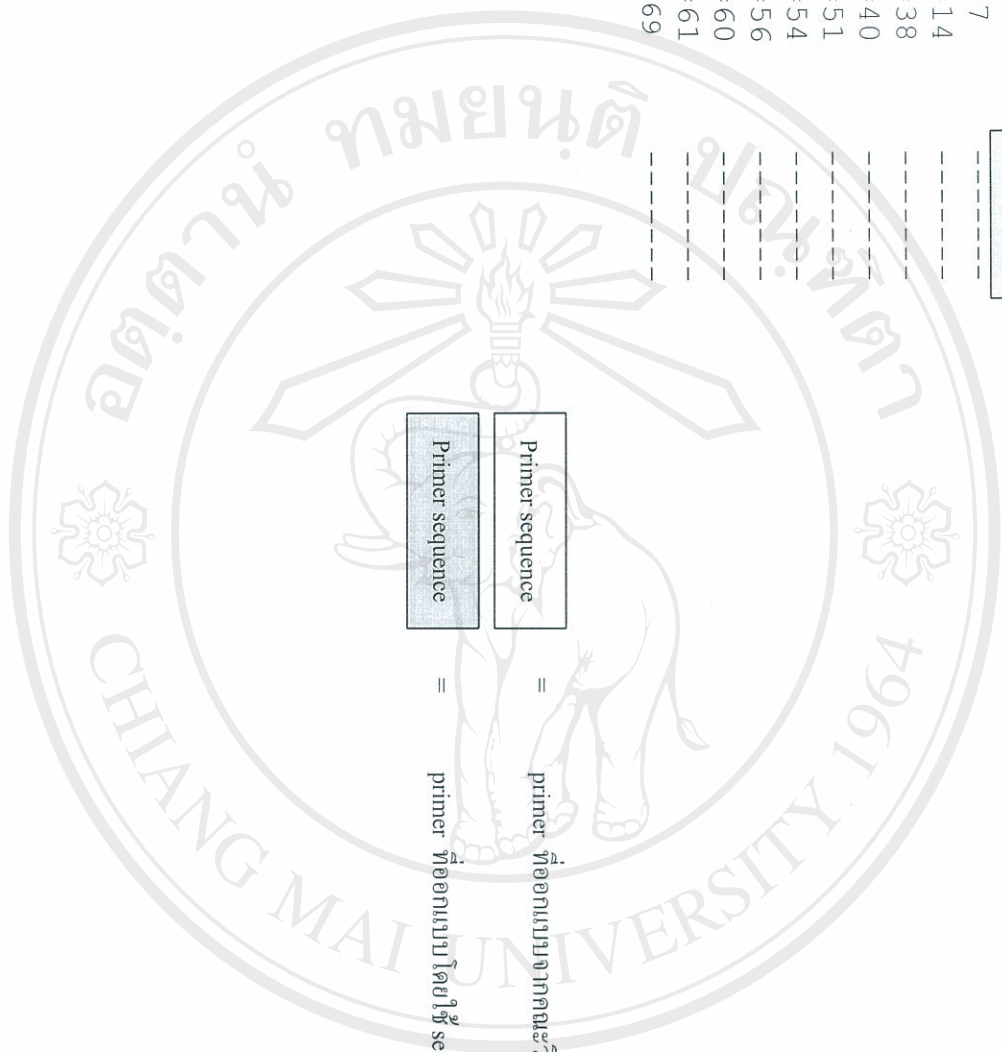
Primer sequence = primer ที่ออกแบบโดยใช้ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

Copyright © by Chang Mai University
All rights reserved

1103

GCTATAG

- REF iceA1
- spec. no. #7
- spec. no. #14
- spec. no. #38
- spec. no. #40
- spec. no. #51
- spec. no. #54
- spec. no. #56
- spec. no. #60
- spec. no. #61
- spec. no. #69



Primer sequence
 Primer sequence

= primer ที่ออกแบบจากผลวิเคราะห์
 = primer ที่ออกแบบโดยใส่ sequence จากเชื้อ *H. pylori* Thai strain

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
 Copyright © by Chiang Mai University
 All rights reserved

ตารางที่ 3.5 จำนวนเบสที่เหมือนกันกับที่รายงานจาก GenBank ของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อยีน *cagA*, *vacA* subtypes s และ m และ *iceA* ที่ได้จากผู้ป่วยคนไข้ที่ติดเชื้อ *H. pylori*

	cag A (349 bp)		ice A1 (247 bp)		vacAs1 (201 bp)		vacAs1 (259 bp)		vacAs1a (190 bp)		vacA m2 (352 bp)		VacAm(m1) (567 bp)		VacAm(m2) (642 bp)	
	จำนวน	ร้อยละ	จำนวน	ร้อยละ	จำนวน	ร้อยละ	จำนวน	ร้อยละ	จำนวน	ร้อยละ	จำนวน	ร้อยละ	จำนวน	ร้อยละ	จำนวน	ร้อยละ
	328	93.98	225	91.09	197	98.01	253	97.68	185	97.37	340	96.59	526	92.77	611	95.17
	305	87.39	230	93.12	193	96.02	245	94.59	181	95.26	338	96.02	518	91.36	600	93.46
	310	88.83	223	90.28	192	95.52	254	98.07	186	97.89	341	96.88	533	94.00	604	94.08
	333	95.42	225	91.09	197	98.01	245	94.59	186	97.89	344	97.73	527	92.95	604	94.08
	313	89.68	226	91.50	190	94.53	253	97.68	181	95.26	339	96.31	517	91.18	605	94.24
	312	89.40	232	93.93	192	95.52	253	97.68	182	95.79	338	96.02	517	91.18	610	95.02
	335	95.99	231	93.52	197	98.01	246	94.98	185	97.37	341	96.88	530	93.47	611	95.17
	319	91.40	227	91.90	194	96.52	249	96.14	186	97.89	341	96.88	518	91.36	610	95.02
	317	90.83	228	92.31	193	96.02	253	97.68	186	97.89	339	96.31	516	91.01	609	94.86
	319	91.40	228	92.31	195	97.01	250	96.53	183	96.32	339	96.31	529	93.30	611	95.17
	337	96.56														
จำนวน																
ตัวอย่าง	11	11	10	10	10	10	10	10	10	10	10	10	10	10	10	10
\bar{x}	320.73	91.90	227.50	92.11	194.00	96.52	250.10	96.56	184.10	96.89	340.00	96.59	523.10	92.26	607.50	94.63
SD	10.91	3.13	2.88	1.16	2.45	1.22	3.63	1.40	2.13	1.12	1.83	0.52	6.51	1.15	3.92	0.61

3.3 การหาสถานะที่เหมาะสมของวิธี PCR เพื่อตรวจหายีน *cagA*, *vacA* และ *iceA* โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยใช้ลำดับเบสของเชื้อ *H. pylori* สายพันธุ์คนไทย

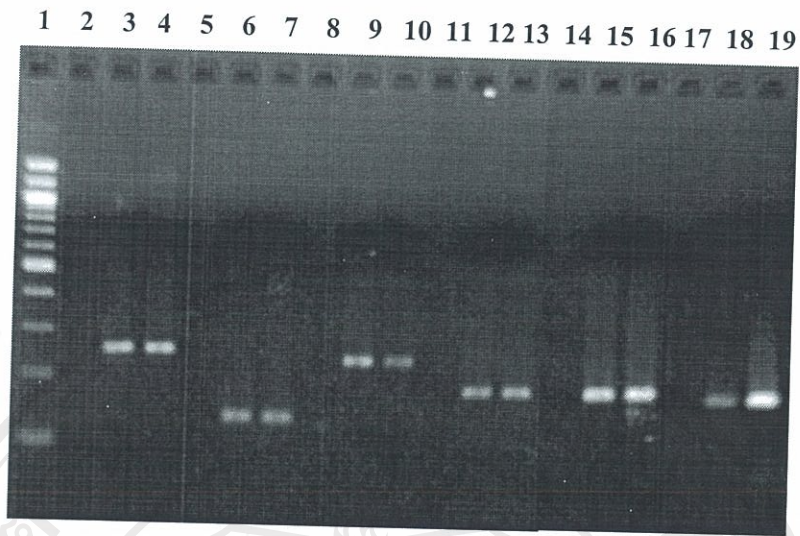
ผลการหาความเข้มข้นที่เหมาะสมของ $MgCl_2$ และ annealing temperature ของการทำ PCR เพื่อให้ได้ sensitivity สูงสุด และมี non-specific band น้อยที่สุดของยีนเป้าหมายคือ *cagA*, *vacA* subtypes ชนิด s และ m และ *iceA* ของเชื้อ *H. pylori* โดยใช้ primer ที่ออกแบบจากลำดับเบสของผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้จากเชื้อสายพันธุ์คนไทย โดยมีลำดับเบสของ primer ตามตารางที่ 2.3 และใช้สภาวะที่เหมาะสมที่ได้มีการศึกษาแล้ว ตามรายละเอียดที่แสดงในตารางที่ 3.6 และรูปที่ 3.3 แสดงถึงผลิตภัณฑ์ PCR ที่ได้โดยวิธี agarose gel electrophoresis ย้อมสีด้วย ethidium bromide ดู band ภายใตแสง UV เปรียบเทียบกับ molecular size ของ DNA จะพบ band ที่มีขนาดตามที่ระบุไว้ในตารางที่ 3.6

ตารางที่ 3.6 แสดงสภาวะที่เหมาะสมของ PCR มาตรฐานตามเป้าหมายของยีน *cagA*, *vacAs1* (201 bp), *vacAs1* (259 bp), *vacAs1a*, *vacAm2* และ *iceA1* ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย

เป้าหมายของยีน	ขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR	สภาวะที่เหมาะสมของ PCR mixture	สภาวะที่เหมาะสมของการทำ PCR
<i>cagA</i>	256 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each <i>cagA</i> new-F/ <i>cagA</i> -R primer -1.5mM $MgCl_2$ -0.25U Hot start Taq polymerase	<p>95°C, 10 min 94°C, 0.30min 50°C, 1min 72°C, 1min 72°C, 7min 40 cycle</p>
<i>vacAs1</i> (201 bp)	135 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each <i>vacA</i> new-F/ <i>vacA</i> -R primer -1.5mM $MgCl_2$ -0.25U Hot start Taq polymerase	<p>95°C, 10 min 94°C, 0.30min 55°C, 1min 72°C, 1min 72°C, 7min 40 cycle</p>

ตารางที่ 3.6 (ต่อ) แสดงสภาวะที่เหมาะสมของ PCR มาตรฐานตามเป้าหมายของยีน *cagA*, *vacAs1* (201 bp), *vacAs1* (259 bp), *vacAs1a*, *vacAm2* และ *iceA1* ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย

เป้าหมายของยีน	ขนาดของผลิตภัณฑ์ PCR	สภาวะที่เหมาะสมของ PCR mixture	สภาวะที่เหมาะสมของการทำ PCR
<i>vacAs1</i> (259 bp)	240 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each s1 new-F/ <i>vacAs1</i> -R primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Hot start Taq polymerase	
<i>vacAs1a</i>	181 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each s1a new-F/ <i>vacAs1a</i> -R primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Hot start Taq polymerase	
<i>vacAm2</i>	177 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each m2 new-F/ <i>vacA</i> m2-R primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Hot start Taq polymerase	
<i>iceA1</i>	167 bp	-1X Taq buffer -200 μ M/each dNTPs -0.25 μ M/each <i>iceA1</i> new-F/ <i>iceA1</i> -R primer -1.5mM MgCl ₂ -0.25U Hot start Taq polymerase	

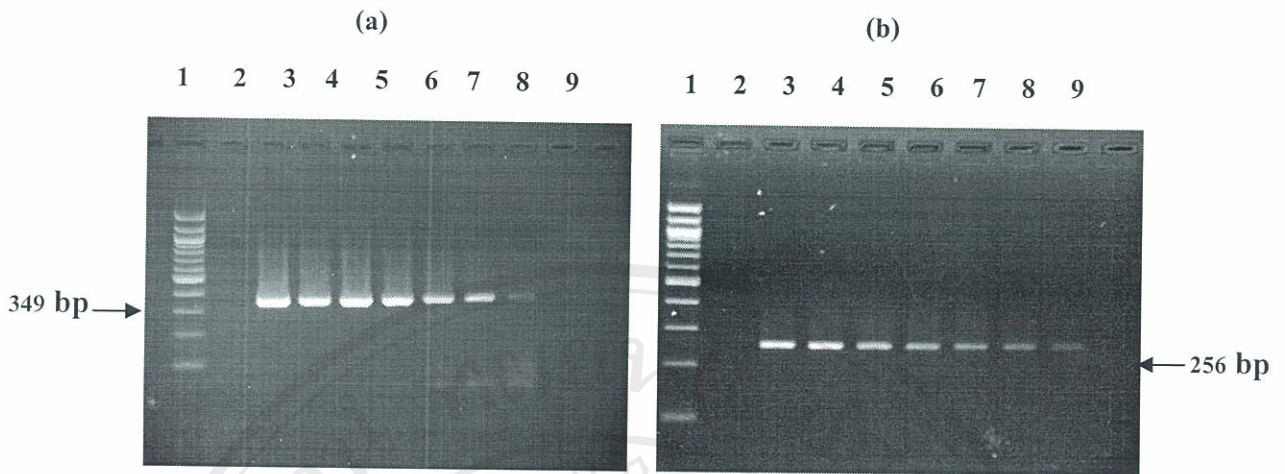


รูปที่ 3.3

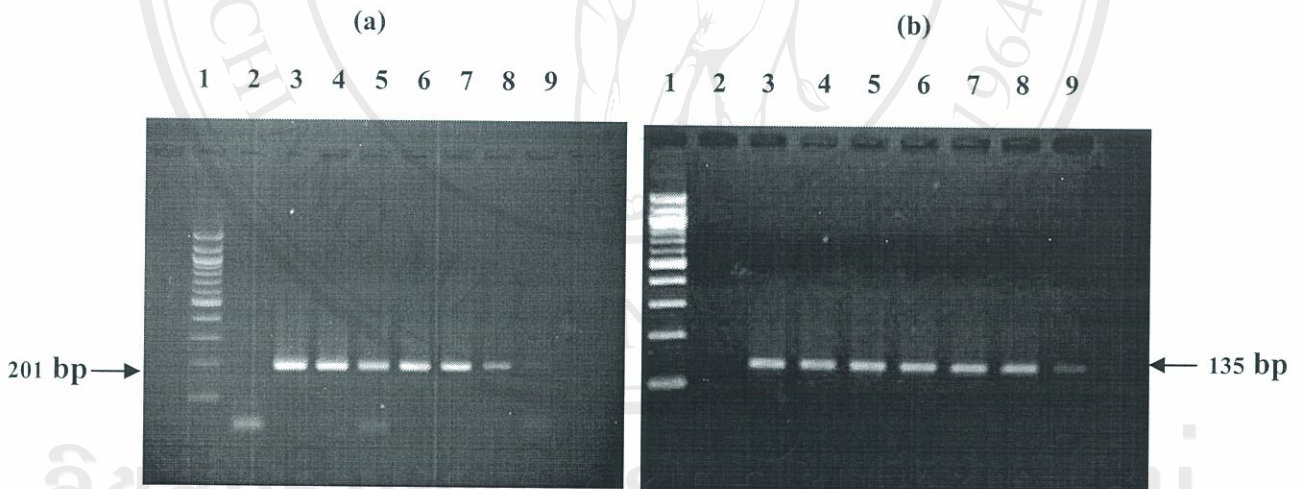
ผลิตภัณฑ์ PCR ที่ใช้ primer ออกแบบที่จำเพาะต่อยีน *cagA*, *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ และ *iceA* ของเชื้อ *H. pylori* ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย Lane: 3, 6, 9, 12, 15 และ 18 จากเชื้อที่เพาะเลี้ยงจากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย; Lanes 4, 7, 10, 13, 16 และ 19 ได้จากการสกัดจากเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารโดยตรง; Lane 1: 100 bp DNA Ladder; Lane 3, 4, ส่วนของยีน *cagA* (256 bp); Lane 6,7: ส่วนของยีน *vacAs1* (135 bp); Lane 9, 10 ส่วนของยีน *vacAs1* (240bp); Lane 12, 13: ส่วนของยีน *vacA sla* (181 bp); Lane 15,16: ส่วนของยีน *vacAm2* (177 bp); Lane 18,19: ส่วนของยีน *iceA1* (167 bp); Lane นอกจากนี่จะเป็น negative control ของแต่ละยีน

3.4 การเปรียบเทียบ sensitivity ของ PCR ที่ใช้ primer ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่นและออกแบบจากลำดับเบสที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย

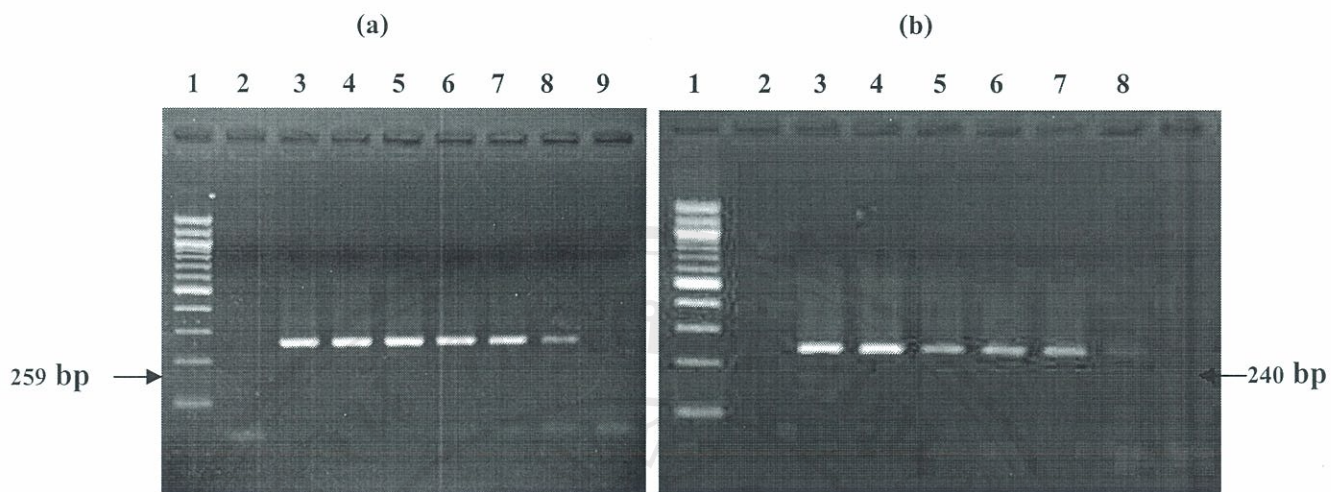
ผลิตภัณฑ์ PCR ของยีน *cagA*, *vacA* subtypes s และ m ชนิดต่างๆ และ *iceA1* ที่มีความเข้มข้นของ DNA ของเชื้อต่างกัน เมื่อย้อมสีด้วย ethidium bromide แล้วจะเห็น band ภายใต้แสง UV โดยเปรียบเทียบปริมาณเชื้อที่ตรวจได้ต่ำสุดเมื่อใช้ primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่นกับ primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อยีนของเชื้อสายพันธุ์คนไทย ดังแสดงในรูปที่ 3.4, 3.5 (ก-จ) และรูปที่ 3.6 และความเข้มข้นต่ำสุดที่สามารถตรวจหาเชื้อ *H. pylori* ที่ใช้ primer จากคณะวิจัยอื่นและ primer ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย ได้แสดงในตารางที่ 3.7 จะเห็นได้ว่าสถานะ PCR ที่ใช้สามารถตรวจหาเป็นต่างๆ ดังกล่าวข้างต้นของเชื้อ *H. pylori* ได้ต่ำมากคืออยู่ในช่วง 1-10 genome และพบว่า primer ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทยสามารถตรวจยีน *vacAm2* และ *iceA1* ได้ต่ำกว่า primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่น



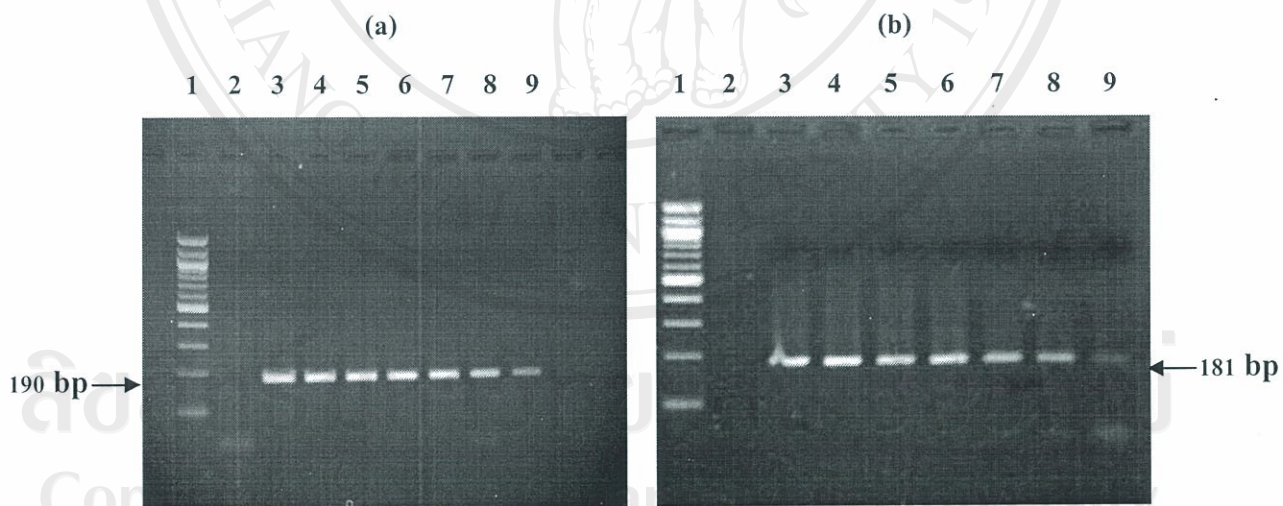
รูปที่ 3.4 (ก) sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ *H. pylori* ที่ตำแหน่งยีน *cagA* โดยใช้ (a) primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น (b) primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์ที่พบในคนไทย Lane1: 100 bp DNA ladder; Lane 2: negative control; Lane 3-9 : DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากการเพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย โดยมีความเข้มข้นของ DNA ต่างๆกันดังนี้ ; Lane 3: 2.0 ng; Lane 4: 0.2 ng; Lane 5: 0.02 ng; Lane 6: 2.0 µg; Lane 7: 0.2 µg; Lane 8: 0.02 µg; Lane 9: 2 fg



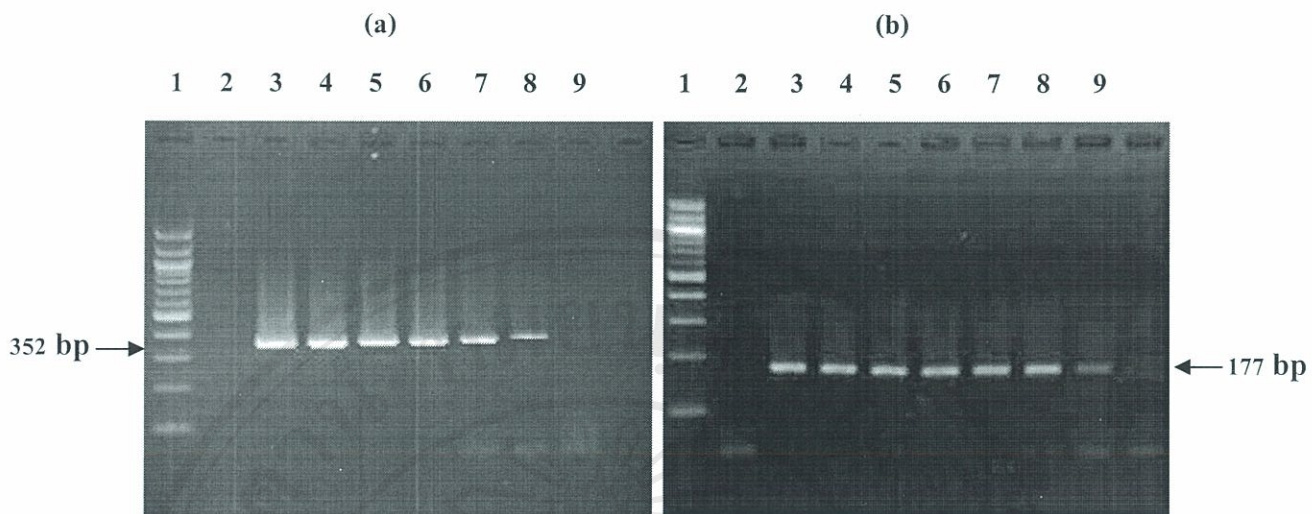
รูปที่ 3.5 (ก) sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ *H. pylori* ที่ตำแหน่งยีน *vacAs1* (201 bp) โดยใช้ (a) primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น (b) primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์ที่พบในคนไทย Lane1: 100 bp DNA ladder; Lane 2: negative control; Lane 3-9 : DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากการเพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย โดยมีความเข้มข้นของ DNA ต่างๆกันดังนี้ ; Lane 3: 2.0 ng; Lane 4: 0.2 ng; Lane 5: 0.02 ng; Lane 6: 2.0 µg; Lane 7: 0.2 µg; Lane 8: 0.02 µg; Lane 9: 2 fg



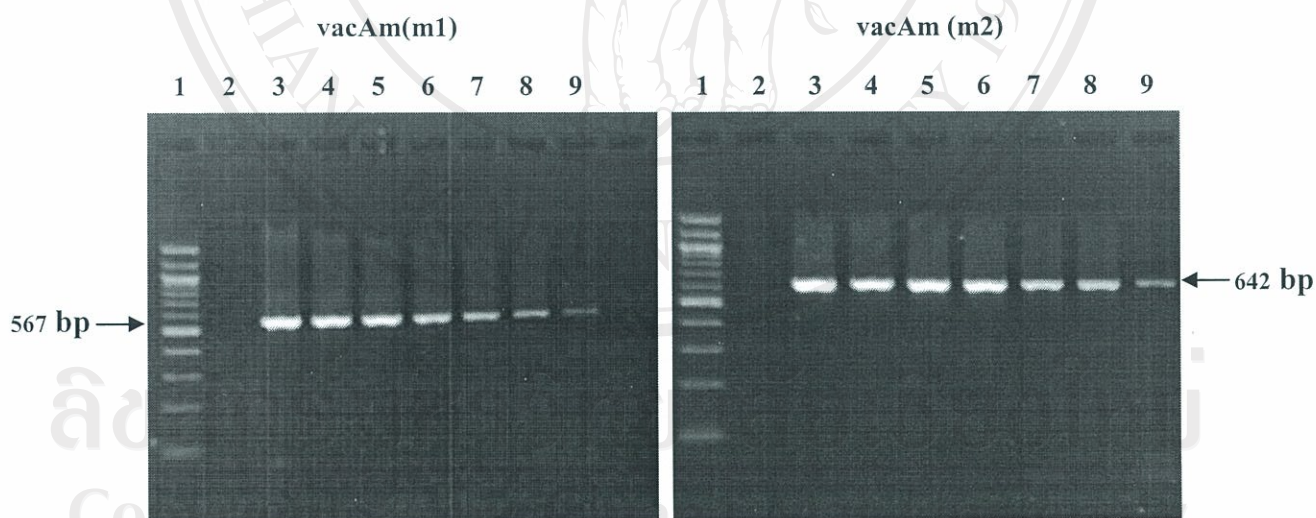
รูปที่ 3.5 (ข) sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ *H. pylori* ที่ตำแหน่งยีน *vacAs1* (259 bp) โดยใช้ (a) primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น (b) primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์ที่พบในคนไทย Lane1: 100 bp DNA ladder; Lane 2: negative control; Lane 3-9 : DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากการเพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย โดยมีความเข้มข้นของ DNA ต่างๆกันดังนี้ ; Lane 3: 2.0 ng; Lane 4: 0.2 ng; Lane 5: 0.02 ng; Lane 6: 2.0 pg; Lane 7: 0.2 pg; Lane 8: 0.02 pg; Lane 9: 2 fg



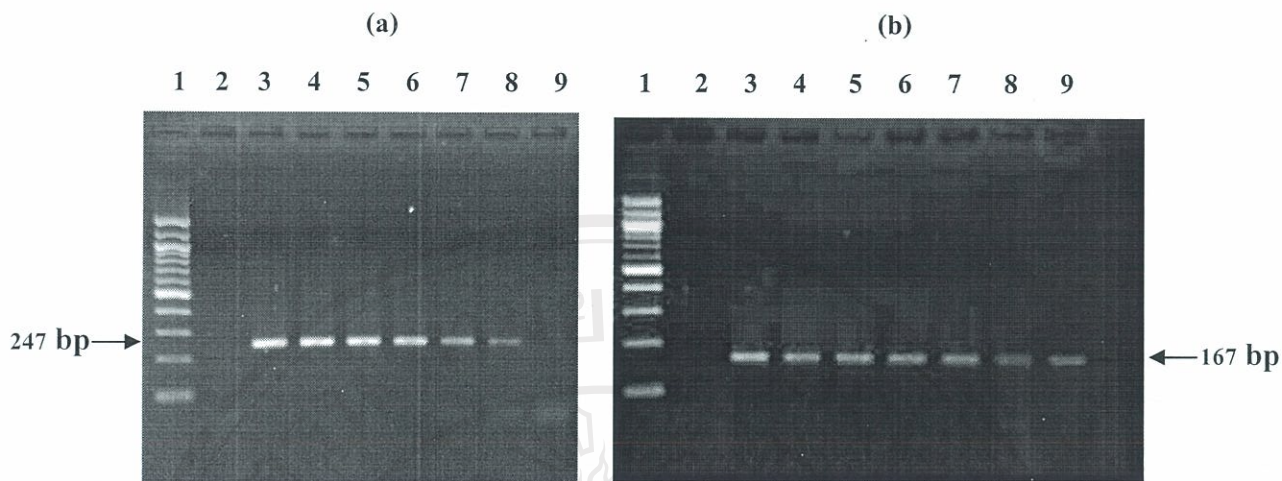
รูปที่ 3.5 (ค) sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ *H. pylori* ที่ตำแหน่งยีน *vacAs1a* โดยใช้ (a) primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น (b) primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์ที่พบในคนไทย Lane1: 100 bp DNA ladder; Lane 2: negative control; Lane 3-9 : DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากการเพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย โดยมีความเข้มข้นของ DNA ต่างๆกันดังนี้ ; Lane 3: 2.0 ng; Lane 4: 0.2 ng; Lane 5: 0.02 ng; Lane 6: 2.0 pg; Lane 7: 0.2 pg; Lane 8: 0.02 pg; Lane 9: 2 fg



รูปที่ 3.5 (ง) sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ *H. pylori* ที่ตำแหน่งยีน *vacAm2* โดยใช้ (a) primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น (b) primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์ที่พบในคนไทย Lane1: 100 bp DNA ladder; Lane 2: negative control; Lane 3-9 : DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากการเพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย โดยมีความเข้มข้นของ DNA ต่างๆกันดังนี้ ; Lane 3: 2.0 ng; Lane 4: 0.2 ng; Lane 5: 0.02 ng; Lane 6: 2.0 μ g; Lane 7: 0.2 μ g; Lane 8: 0.02 μ g; Lane 9: 2 *f*g



รูปที่ 3.5 (จ) sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ *H. pylori* ที่ตำแหน่งยีน *vacAm* (m1) และ (m2) โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น Lane1: 100 bp DNA ladder; Lane 2: negative control; Lane 3-9 : DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากการเพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย โดยมีความเข้มข้นของ DNA ต่างๆกัน ดังนี้ ; Lane 3: 2.0 ng; Lane 4: 0.2 ng; Lane 5: 0.02 ng; Lane 6: 2.0 μ g; Lane 7: 0.2 μ g; Lane 8: 0.02 μ g; Lane 9: 2 *f*g



รูปที่ 3.6 sensitivity ของ PCR ในการตรวจเชื้อ *H. pylori* ที่ตำแหน่งยีน *iceA1* โดยใช้ (a) primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น (b) primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์ที่พบในคนไทย Lane1: 100 bp DNA ladder; Lane 2: negative control; Lane 3-9 : DNA ของเชื้อ *H. pylori* จากการเพาะเลี้ยงจากตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคนไทย โดยมีความเข้มข้นของ DNA ต่างๆกันดังนี้ ; Lane 3: 2.0 ng; Lane 4: 0.2 ng; Lane 5: 0.02 ng; Lane 6: 2.0 μ g; Lane 7: 0.2 μ g; Lane 8: 0.02 μ g; Lane 9: 2 *f*g

ตารางที่ 3.7 ความเข้มข้นของ DNA ของเชื้อ *H. pylori* ที่สามารถตรวจพบได้ต่ำสุดเมื่อใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีน *cagA*, *vacA* subtypes *s* และ *m* และ *iceA* โดยใช้ primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่นและ primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อยีนของเชื้อที่พบในสายพันธุ์คนไทย

ยีนเป้าหมาย	Primer จากคณะวิจัยอื่น			Primer จำเพาะต่อเชื้อสายพันธุ์คนไทย		
	ขนาดผลิตภัณฑ์ PCR (bp)	ความเข้มข้นของ DNA ของเชื้อที่สามารถตรวจได้	คิดเป็น genome ของเชื้อ	ขนาดผลิตภัณฑ์ PCR (bp)	ความเข้มข้นของ DNA ของเชื้อที่สามารถตรวจได้	คิดเป็น genome ของเชื้อ
<i>cagA</i>	349	2 <i>f</i> g	1	256	2 <i>f</i> g	1
<i>vacAs1</i>	201	2 <i>f</i> g	1	135	2 <i>f</i> g	1
<i>vacAs1</i>	259	0.02 μ g	10	240	0.02 μ g	10
<i>vacAs1a</i>	190	2 <i>f</i> g	1	181	2 <i>f</i> g	1
<i>vacAm2</i>	352	0.02 μ g	10	177	2 <i>f</i> g	1
<i>vacAm</i>						
<i>m1</i>	567	2 <i>f</i> g	1			
<i>m2</i>	642	2 <i>f</i> g	1			
<i>iceA1</i>	247	0.02 μ g	10	167	2 <i>f</i> g	1

3.5 การตรวจวินิจฉัยเชื้อ *H. pylori* โดยวิธี PCR

ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ฝังในพาราฟินและให้ผลบวกทางพยาธิวิทยา เมื่อนำมาสกัด DNA ของเชื้อ *H. pylori* และนำมาตรวจหาเชื้อโดยวิธี PCR พบว่า ที่ตำแหน่งส่วนของยีนขนาด 860 bp พบผลบวกในตัวอย่างกลุ่มต่างๆดังนี้

- ตัวอย่างจากเนื้อเยื่อกระเพาะจากผู้ป่วยโรค gastritis ให้ผลบวก 32 ตัวอย่าง ใน 54 ตัวอย่าง คิดเป็น 59.3%
- ตัวอย่างจากเนื้อเยื่อกระเพาะจากผู้ป่วยโรค peptic ulcer ให้ผลบวก 8 ตัวอย่าง ใน 8 ตัวอย่าง คิดเป็น 100%
- ตัวอย่างจากเนื้อเยื่อกระเพาะจากผู้ป่วยโรค duodenal ulcer ให้ผลบวก 6 ตัวอย่าง จาก 8 ตัวอย่าง คิดเป็น 75%
- ตัวอย่างจากเนื้อเยื่อกระเพาะจากผู้ป่วยโรค gastric cancer ให้ผลบวก 4 ตัวอย่าง ใน 24 ตัวอย่าง คิดเป็น 16.7%

ส่วนตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารที่ให้ผลบวกโดยวิธี CLO test[®] และได้้นำเนื้อเยื่อจาก CLO test[®] มาสกัด DNA ของเชื้อ *H. pylori* นำมาตรวจหาเชื้อโดยวิธี PCR ที่ตำแหน่งยีนขนาด 860 bp พบผลบวกในตัวอย่างกลุ่มโรคต่างๆดังนี้

- ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะจากผู้ป่วยโรค gastritis ให้ผลบวก 26 ตัวอย่าง ใน 27 ตัวอย่าง คิดเป็น 96.3%
- ตัวอย่างเนื้อเยื่อกระเพาะจากผู้ป่วยโรค peptic ulcer ให้ผลบวก 20 ตัวอย่าง ใน 22 ตัวอย่าง คิดเป็น 90.9%
- ตัวอย่างจากเนื้อเยื่อกระเพาะจากผู้ป่วยโรค duodenal ulcer ให้ผลบวก 39 ตัวอย่าง จาก 42 ตัวอย่าง คิดเป็น 92.9%

3.6 การตรวจหายีน *cagA*, *vacA* subtypes s และ m และ *iceA* โดยใช้ primer จาก

คณะวิจัยอื่นและ primer ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทยและเปรียบเทียบ primer 2 คู่ ตัวอย่างในข้อ 3.5 ที่ตรวจหาเชื้อ *H. pylori* โดยวิธี PCR และให้ผลบวกที่ตำแหน่งส่วนของยีนขนาด 860 bp นำมาตรวจหายีน *cagA*, *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ และ *iceA* โดยใช้ primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่นและ primer ที่ออกแบบจำเพาะต่อลำดับเบสที่ได้เชื้อจากสายพันธุ์คนไทยในกลุ่มโรคต่างๆคือ โรคกระเพาะอาหารอักเสบ (gastritis), โรคแผลในกระเพาะอาหาร (peptic ulcer), โรคแผลในลำไส้ส่วนต้น (duodenal ulcer) และมะเร็งในกระเพาะอาหาร (gastric cancer) และแบ่งตามการได้มาของเนื้อเยื่อกระเพาะอาหารคือ จากเนื้อเยื่อที่ฝังใน

พาราฟินและเนื้อเยื่อที่ได้จากการตรวจเชื้อด้วย CLO test[®] ดังแสดงรายละเอียดในตารางที่ 3.8, 3.9, 3.10 และ 3.11

การเปรียบเทียบวิธี PCR ที่ใช้ primer จากคณะวิจัยอื่นและ primer ที่จำเพาะต่อลำดับเบสของสายพันธุ์ที่พบในคนไทย ตามเป้าหมายของยีน *cagA*, *vacA* subtypes ชนิดต่างๆ และ *iceA* แสดงตามตารางที่ 3.12 และ รูปที่ 3.7 โดยแบ่งตามกลุ่มโรคคือ ก. กลุ่มโรค gastritis; ข. กลุ่มโรค peptic ulcer; ค. กลุ่มโรค duodenal ulcer และ ง. กลุ่มโรค gastric cancer และเมื่อเปรียบเทียบทางสถิติ ($p < 0.05$) แสดงว่ามีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ พบว่าในกลุ่มโรค gastritis วิธี PCR ที่ใช้ primer ที่จำเพาะต่อยีนสายพันธุ์คนไทยจะสามารถตรวจพบยีน *cagA*, *vacAs1* (259 bp) และ *vacAs1a* มากกว่าเมื่อใช้ primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.05$) แต่ที่ตำแหน่งยีน *vacAs1* (201 bp) วิธี PCR ที่ใช้ primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่นจะตรวจพบมากกว่าวิธี PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อลำดับเบสของเชื้อสายพันธุ์คนไทยอย่างมีนัยสำคัญ ($p < 0.05$) ส่วนในกลุ่มโรค duodenal ulcer พบว่า primer ที่ออกแบบจากคณะวิจัยอื่นจะตรวจพบยีน *iceA1* มากกว่า primer ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย รูปที่ 3.8 แสดงถึงภาพรวมของทุกกลุ่มโรคเปรียบเทียบวิธี PCR ที่ใช้ primer จากคณะวิจัยอื่นและ primer ที่จำเพาะต่อสายพันธุ์คนไทย พบว่าที่ตำแหน่งยีน *cagA* *vacAs1* (259bp), *vacAs1a* วิธี PCR ที่ใช้ primer จำเพาะต่อสายพันธุ์ของเชื้อที่พบในคนไทยจะตรวจพบมากกว่า PCR ที่ใช้ primer จากคณะวิจัยอื่นอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.05$)

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่
Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ตารางที่ 3.8 ผลการตรวจยีน *cagA*, *vacA* subtypes s และ m และ *iceA* ของเชื้อ *H. pylori* จาก DNA ที่สกัดจากเนื้อเยื่อกระเพาะผู้ป่วยที่ฝังในพาราฟิน โดยใช้ primer ที่ออกแบบโดยคณะวิจัยอื่น

ตารางที่ 3.8 ก) กลุ่มโรคกระเพาะอักเสบ (Gastritis)

Spec. No	Histology test	PCR test													
		860bp	<i>cagA</i>	<i>iceA1</i>	<i>iceA2</i>	<i>vacA</i> subtypes									
						<i>vacAs1</i> (201bp)	<i>vacAs1</i> (259bp)	<i>vacA</i> s1a	<i>vacA</i> s1b	<i>vacA</i> s1c	<i>vacA</i> s2	<i>vacAm</i> m1	<i>vacAm</i> m2	<i>vacA</i> m2	
N9	+++	+	+	+	-	+	+	+	-	+	-	-	-	-	
N23	++	+	+	+	-	+	+	+	-	+	-	+	-	-	
N24	++	+	+	-	-	+	+	+	-	-	-	+	-	-	
N30	++	+	+	-	+	+	+	+	-	+	-	-	+	+	
N31b	+++	+	+	+	-	+	+	+	-	-	-	+	-	-	
N34	+++	+	+	+	-	+	+	+	-	-	-	+	-	-	
N41	+++	+	+	-	-	+	+	+	-	-	-	+	-	-	
N42	+++	+	+	+	-	+	-	-	-	+	-	-	-	+	
N43	+++	+	+	-	-	+	+	+	-	+	-	-	-	-	
N49	++	+	-	-	+	+	+	+	-	+	-	+	-	+	
N50	+	+	-	-	+	+	-	-	-	+	-	-	-	-	
N51	+	+	+	+	-	+	-	+	-	-	-	+	-	-	
N55	++	+	+	-	+	+	+	-	-	+	-	+	-	-	
N56	++	+	-	-	-	+	-	-	-	-	-	-	-	-	
N57	++	+	-	+	-	+	+	+	-	-	-	-	-	-	
N58	++	+	-	-	+	+	+	+	-	-	-	-	-	-	

All rights reserved