

**MUTAGENIC ANALYSIS OF RESIDUES CRITICAL FOR
TOXICITY IN DOMAIN II OF THE *Bacillus thuringiensis* Cry4Ba
TOXIN**

TIPPARAT TUNTITIPPAWAN

**A THESIS SUBMITTED IN PARTIAL FULFILLMENT
OF THE REQUIREMENTS FOR
THE DEGREE OF DOCTOR OF PHILOSOPHY
(MOLECULAR GENETICS AND GENETIC ENGINEERING)
FACULTY OF GRADUATE STUDIES
MAHIDOL UNIVERSITY
2004**

**ISBN 974-04-5510-7
COPYRIGHT OF MAHIDOL UNIVERSITY**

การเปลี่ยนแปลงยีนเพื่อศึกษากรดอะมิโนที่เกี่ยวข้องกับความเป็นพิษซึ่งอยู่ในส่วนที่ 2 ของโปรตีนชนิด Cry4Ba จากแบคทีเรีย *Bacillus thuringiensis* (MUTAGENIC ANALYSIS OF RESIDUES CRITICAL FOR TOXICITY IN DOMAIN II OF THE *Bacillus thuringiensis* Cry4Ba TOXIN)

ทิพย์รัตน์ ตันติพิทยวรรณ 4537404 MBMG/D

ปร.ด. (อนุพันธุศาสตร์และพันธุวิศวกรรมศาสตร์)

คณะกรรมการควบคุมวิทยานิพนธ์ : ชนันท อังศุชนสมบัติ Ph.D., ปนัดดา บุญเสริม Ph.D., ชาติชาย กฤตนัย Ph.D., GERD KATZENMEIER Ph.D., สกกล พันธุ์ยิ้ม Ph.D.

บทคัดย่อ

การศึกษาก่อนหน้านี้พบว่ากรดอะมิโนบริเวณส่วนเชื่อมต่อระหว่างเบต้า (β) ซึ่งอยู่ในส่วนที่ 2 ของโปรตีน Cry หลายชนิดจากแบคทีเรีย *Bacillus thuringiensis* มีส่วนเกี่ยวข้องกับความเป็นพิษต่อแมลงที่จำเพาะเจาะจง ในการศึกษา กรดอะมิโนในส่วนเชื่อมต่อระหว่าง β6-β7 (SSPS₃₉₀) β8-β9 (S₄₁₀ N₄₁₁ T₄₁₃ T₄₁₅ E₄₁₇ และ G₄₁₈) และ β10-β11 (DYNS₄₅₇) ซึ่งอยู่ในส่วนที่ 2 ของโปรตีนฆ่าลูกน้ำยุงชนิด Cry4Ba ได้ถูกแทนที่ทีละตำแหน่งด้วย alanine โดยอาศัยการเปลี่ยนแปลงยีนด้วยเทคนิค PCR ซึ่งพบว่าโปรตีนกลายพันธุ์ทั้งหมดซึ่งมีขนาด 130 kDa ได้ถูกสร้างในแบคทีเรีย *Escherichia coli* ที่ระดับปริมาณใกล้เคียงกับ wild type และเมื่อทดสอบความเป็นพิษต่อลูกน้ำยุงลาย (*Aedes aegypti*) พบว่า เฉพาะ *E. coli* ที่สร้างโปรตีนกลายพันธุ์ชนิด P389A S410A E417A Y455A หรือ N456A เท่านั้นที่ออกฤทธิ์ฆ่าลูกน้ำยุงลดลง ซึ่งความสำคัญต่อการฆ่าลูกน้ำของตำแหน่ง S₄₁₀ E₄₁₇ Y₄₅₅ และ N₄₅₆ ได้ถูกยืนยัน โดยการแทนที่ทีละสองตำแหน่งของกรดอะมิโนเหล่านั้น (S410A/E417A และ Y455A/N456A) และพบว่า โปรตีนกลายพันธุ์ทั้ง 2 ชนิด สูญเสียความเป็นพิษมากยิ่งขึ้น นอกจากนี้ได้ศึกษาโดยการแทนที่ด้วย alanine ของกรดอะมิโนที่ทำนายโดยโปรแกรม Swiss-Pdb ว่าทำหน้าที่รักษาเสถียรภาพของโครงสร้างแบบ β-hairpin ระหว่าง β2-β3 และ β4-β5 (T₃₁₉ R₃₂₃ ใน β2 และ Y₄₀₈ ใน β8) ซึ่งพบว่าโปรตีนกลายพันธุ์ชนิด Y408A แสดงความสามารถในการฆ่าลูกน้ำลดลงอย่างชัดเจน เมื่อได้ศึกษาเพิ่มเติมพบว่า การแทนที่ Y₄₀₈ ด้วย phenylalanine ยังคงแสดงความสามารถในการฆ่าลูกน้ำได้เท่ากับ wild type แต่เมื่อแทนที่ด้วย valine tryptophan aspartate glutamate หรือ cysteine พบว่าโปรตีนกลายพันธุ์เหล่านี้แสดงความเป็นพิษลดลงอย่างชัดเจน จากการวิเคราะห์โครงสร้างจึงได้เสนอว่า โครงสร้าง aromatic ในส่วน side chain ของ Y₄₀₈ ซึ่งมีแนวโน้มที่จะมีปฏิสัมพันธ์กับโครงสร้าง aromatic ของ F₃₂₆ ใน β2 นั้นอาจแสดงให้เห็นถึงความสำคัญต่อความเป็นพิษของโปรตีน Cry4Ba นอกจากนี้เมื่อใช้วิธี immunocytochemistry โดยอาศัย monoclonal antibody ที่จำเพาะ พบว่าโปรตีนกลายพันธุ์ชนิด Y408D ซึ่งไม่สามารถฆ่าลูกน้ำได้นั้นสามารถจับกับส่วนบนสุดของเซลล์ผิวในส่วนท้ายของกระเพาะลูกน้ำยุงลายลดลงเมื่อเปรียบเทียบกับโปรตีน wild type ซึ่งแสดงว่า Y₄₀₈ น่าจะเกี่ยวข้องกับการจับกับ receptor โดยสรุปจากผลการศึกษาทั้งหมดนี้จึงเสนอว่า P₃₈₉ ในส่วนที่เชื่อมต่อระหว่าง β6-β7 S₄₁₀ และ E₄₁₇ ในส่วนที่เชื่อมต่อระหว่าง β8-β9 Y₄₅₅ และ N₄₅₆ ในส่วนที่เชื่อมต่อระหว่าง β10-β11 นั้นเกี่ยวข้องกับความเป็นพิษของโปรตีน Cry4Ba นอกจากนี้ Y₄₀₈ ใน β8 ซึ่งน่าจะทำหน้าที่รักษาเสถียรภาพของโครงสร้างแบบ β-hairpin ระหว่าง β2-β3 และ β4-β5 ให้เหมาะสมต่อการจับกับ receptor นั้นมีความสำคัญต่อการจับกับ receptor ของโปรตีน Cry4Ba

MUTAGENIC ANALYSIS OF RESIDUES CRITICAL FOR TOXICITY IN DOMAIN II OF THE *Bacillus thuringiensis* Cry4Ba TOXIN

TIPPARAT TUNTITIPPAWAN 4537404 MBMG/D

Ph.D. (MOLECULAR GENETICS AND GENETIC ENGINEERING)

THESIS ADVISOR : CHANAN ANGSUTHANASOMBAT, Ph.D., PANADDA BOONSERM, Ph.D., CHARTCHAI KRITTANAI, Ph.D., GERD KATZENMEIER, Ph.D., SAKOL PANYIM, Ph.D.

ABSTRACT

Loop residues in domain II of *Bacillus thuringiensis* Cry δ -endotoxins have been demonstrated to be involved in insecticidal specificity. In this study, selected residues in loops $\beta 6$ - $\beta 7$ (SSPS₃₉₀), $\beta 8$ - $\beta 9$ (S₄₁₀, N₄₁₁, T₄₁₃, T₄₁₅, E₄₁₇ and G₄₁₈) and $\beta 10$ - $\beta 11$ (DYNS₄₅₇) in domain II of the Cry4Ba mosquito-larvicidal protein were changed individually to alanine via PCR-based site-directed mutagenesis. All mutant toxins were highly expressed in *Escherichia coli* as 130-kDa protoxins at levels comparable to the wild type. Only *E. coli* cells expressing the P389A, S410A, E417A, Y455A or N456A mutants reduced larvicidal activity against *Aedes aegypti* mosquito larvae. The toxic involvement of S₄₁₀, E₄₁₇, Y₄₅₅ and N₄₅₆ was confirmed by a more adverse effect on toxicity observed for the two double mutants (S410A/E417A and Y455A/N456A). Furthermore, alanine substitutions of residues that stabilise the $\beta 2$ - $\beta 3$ and $\beta 4$ - $\beta 5$ hairpins via Swiss-Pdb (T₃₁₉ and R₃₂₃ in $\beta 2$ and Y₄₀₈ in $\beta 8$) revealed that only the Y408A mutant showed a drastic reduction in larvicidal activity. Further replacement of Y₄₀₈ with phenylalanine still retained larvicidal activity as the wild-type level, while replacements with valine, tryptophan, aspartate, glutamate and cysteine drastically decreased larvicidal activity. Structural analysis suggested that the aromatic side chain of Y₄₀₈ interacts with that of F₃₂₆ in $\beta 2$ implying its functional significance. Using immunocytochemical staining with a specific monoclonal antibody, the larvicidal inactive Y408D mutant reduced binding activity on apical microvilli of *A. aegypti* posterior midgut cells compared with the wild-type toxin, suggesting that Y₄₀₈ is involved in receptor binding. Based on all the results, it is proposed that P₃₈₉ in the $\beta 6$ - $\beta 7$ loop, S₄₁₀ and E₄₁₇ in the $\beta 8$ - $\beta 9$ loop, and Y₄₅₅ and N₄₅₆ in the $\beta 10$ - $\beta 11$ loop are involved in Cry4Ba toxicity. In addition, Y₄₀₈ in $\beta 8$ that possibly stabilises functional conformation of $\beta 2$ - $\beta 3$ and $\beta 4$ - $\beta 5$ hairpins is conceivably important for receptor binding of the Cry4Ba toxin.

KEY WORDS : MUTAGENIC ANALYSIS/ LOOP RESIDUE/ β -HAIRPIN STABILISING RESIDUE/ *Bacillus thuringiensis*/ CRY TOXIN/ RECEPTOR BINDING/ MOSQUITO-LARVICIDAL ACTIVITY

163 P. ISBN 974-04-5510-7