

จุฬาเทพ วัชระไชยคุปต์ 2550: การศึกษาโรคเหี่ยวยางแบคทีเรียของข้าวโพดในประเทศไทย  
ปริญญาปรัชญาดุษฎีบัณฑิต (เทคโนโลยีชีวภาพเกษตร) สาขาวิชาเทคโนโลยีชีวภาพเกษตร โครงการ  
สาขาวิชาการระดับบัณฑิตศึกษา ประธานกรรมการที่ปรึกษา: ผู้ช่วยศาสตราจารย์วิชัย โภสติรัตน,  
Ph.D. 105 หน้า

การเบริยบที่ยืนเชื้อแบคทีเรีย 13 สายพันธุ์ที่แยกได้จากข้าวโพดในประเทศไทย โดยเป็นเชื้อที่ให้  
ผลบวกเมื่อทำปฏิกิริยากับชุดตรวจสำเร็จรูปที่จำเพาะต่อ *Pantoea stewartii* subsp. *stewartii* (Agdia®, USA) และ  
เมื่อนำเชื้อแบคทีเรียดังกล่าวทดสอบเบริยบที่ยังกับเชื้อ *P. stewartii* subsp. *stewartii* LMG2715 สายพันธุ์  
มาตรฐาน และเชื้อ *P. agglomerans* 4633 4045 และ 20569 *Erwinia chrysanthemi* *E.carotovora* subsp.  
*carotovora* *Escherichia coli* ด้วยวิธีการห้องอิงตามมาตรฐาน ได้แก่ การติดสีแกรม การเคลื่อนที่ การเจริญบน  
อาหารคัดเลือกจำเพาะ Nigrosine medium การทนเกลือ การเกิดปฏิกิริยา Hypersensitive response การเกิดโรค  
ในต้นกล้าข้าวโพด ELISA ด้วย Agdia® kit การทำปฏิกิริยาด้วย PCR ด้วยคู่ไพร์เมอร์ที่จำเพาะต่อยีน 16s-23s  
rRNA/ITS *cpsD* และ *hrpS* และจากการจัดกลุ่มแบคทีเรียด้วยลายพิมพ์ดีเอ็นเอด้วยเทคนิค AFLP การใช้เหล็ก  
คาร์บอน 95 ชนิด รูปแบบของ soluble protein และ ลำดับนิวคลีโอไทด์ของ 16s rDNA พบว่าเชื้อแบคทีเรียที่  
แยกได้จากข้าวโพดในประเทศไทยทั้ง 13 สายพันธุ์ไม่ใช่เชื้อ *P. stewartii* subsp. *stewartii* และจากข้อมูลที่  
ศึกษาพบว่า เชื้อแบคทีเรียที่แยกได้จากข้าวโพดในประเทศไทย ยกเว้นสายพันธุ์ XE 7 และสายพันธุ์ W เป็นเชื้อ  
*Pantoea agglomerans* และการทำปฏิกิริยา PCR ด้วยคู่ไพร์เมอร์ของยีน *hrpS* เท่านั้นที่ตรวจสอบเชื้อ *P.  
stewartii* subsp. *stewartii* ได้อย่างจำเพาะเจาะจง

จากการเบริยบที่ยืนวิธีการตรวจสอบเชื้อ *P. stewartii* subsp. *stewartii* จากตัวอย่างพืชและเมล็ด ด้วย  
direct-PCR Magnetic bead-PCR Ampli-disk PCR Real-time PCR และ ELISA พบว่าวิธีการ direct-PCR  
ใช้คู่ไพร์เมอร์ที่มีความจำเพาะต่อยีน *hrpS* ของเชื้อ *P. stewartii* subsp. *stewartii* เป็นวิธีที่สะดวก รวดเร็ว มี  
ความน่าเชื่อถือ และค่าใช้จ่ายต่อตัวอย่างต่ำกว่าวิธีอื่นๆ มีประสิทธิภาพในการตรวจเชื้อแบคทีเรียที่ปนเปื้อนใน  
ตัวอย่างพืชสด ที่มีปริมาณแบคทีเรียต่ำสุดอยู่ในช่วง  $10^2$ - $10^3$  colony forming unit (cfu) ต่อบุบบิกิริยา และมีความ  
ไวในตรวจสอบการติดเชื้อในกองเมล็ดพันธุ์ที่มีปรอตีเซ็นต์การปนเปื้อนเมล็ดในระดับต่ำถึง 0.02 – 0.007% ได้  
ประสิทธิภาพในการตรวจเชื้อเพิ่มจาก 33 เป็น 83% ได้ด้วยวิธีแบ่งกองตัวอย่างเมล็ดพันธุ์ (sub-sample) วิธีการที่  
พัฒนาขึ้นมีประสิทธิภาพในการพัฒนาเป็นวิธีการตรวจเชื้อที่เป็นมาตรฐานสำหรับตรวจสอบเชื้อ *P. stewartii*  
subsp. *stewartii* ได้