



ตรวจเอกสาร

โรคทริสเตซา

โรคส้มที่มีสาเหตุมาจากเชื้อไวรัส *Citrus Tristeza Closterovirus* (CTV) (Bar-Joseph and Lee, 1981) มีการรายงานครั้งแรกในทวีปอเมริกาใต้ ในปี ค.ศ. 1946 โรคได้ทำลายต้นส้มนับล้านต้นใน อาร์เจนตินา บราซิล แคลิฟอร์เนีย ฟลอริดา และสเปน ต่อมาโรคได้กระจายออกไปยังพื้นที่ปลูกส้มในแถบ เอเชีย และแอฟริกาใต้ (Roistacher, 1991) สำหรับประเทศไทยมีรายงานโรคทริสเตซาเกิดขึ้นกับ ส้มเขียวหวาน ส้มโอ ส้มตรา ส้มจุก ส้มโชกุน และมะนาว โรคทริสเตซาทำให้เกิดอาการใบสี เส้นใบแตก ลำต้นนูน ต้นส้มทรุดโทรมและแห้งตายจากปลายยอด จากการรายงานโรคทริสเตซาในพื้นที่ปลูกส้มทั่วประเทศไทยระหว่างปี 2547-2552 พบการระบาดของเชื้อไวรัสสายพันธุ์ลำต้นนูน (*Citrus Tristeza virus-stem pitting strain, SP*) ซึ่งเป็นสายพันธุ์รุนแรงในส้มหลายชนิดรวมทั้งส้มโอซึ่งปลูกในจ.ราชบุรี และ จ.สงขลา ซึ่งสายพันธุ์ไวรัสชนิดนี้ทำให้ต้นส้มโอแคระแกรน เนื่องจากเกิดโพรงขนาดเล็กในลำต้นบริเวณ vascular cambium ทำให้ท่อน้ำ (xylem vessel) ขาดหายไป ซึ่งโพรงดังกล่าวนี้ คือ ร่องนูนที่ปรากฏในเนื้อไม้ของลำต้นและกิ่งของต้นส้ม (รัตนา และคณะ, 2552) จากการสำรวจโรคส้มในพื้นที่ปลูกส้มทั้ง 4 ภาคของประเทศไทย (ภาคเหนือ จ.เชียงใหม่ และ จ.เชียงราย, ภาคกลาง จ.ปทุมธานี และ จ.สมุทรสงคราม, ภาคตะวันออก จ.ตราด และ จ.ระยอง และภาคใต้ จ.นครศรีธรรมราช, จ.กระบี่, จ.ตรัง, จ.พัทลุง, จ.สงขลา และ จ.ยะลา) รวม 143 ตัวอย่าง พบว่าร้อยละ 64 ติดเชื้อสายพันธุ์รุนแรง ซึ่งก่อให้เกิดอาการลำต้นนูนในระดับรุนแรง และทำให้ต้นส้มแคระแกรนทำให้ผลผลิตลดลงประมาณ 50% (รัตนา และคณะ, 2551)

การตรวจวินิจฉัยเชื้อสาเหตุโรคทริสเตซา

การแพร่ระบาดของโรคทริสเตซาพบในแหล่งปลูกทั่วประเทศ (รัตนา และคณะ, 2551) ทั้งนี้เนื่องจากการขาดประสิทธิภาพการวินิจฉัยโรคในเบื้องต้นของเกษตรกรผู้ปลูก ในหลายประเทศใช้เทคนิค ELISA (Enzyme-Linked Immunosorbent Assay) (Clark and Adam, 1977; Roistacher, 1991; Sdoodee *et al.*, 2008) เพื่อใช้ตรวจหาเชื้อทริสเตซา ต่อมาได้มีการพัฒนาชุดตรวจเชื้อไวรัสสาเหตุโรคพืชที่สามารถปฏิบัติได้ด้วยตัวเองโดยไม่ต้องอาศัยความชำนาญเป็นพิเศษ และใช้เวลาสั้น (15 นาที) โดยใช้หลักการของ Immunochromatographic lateral flow (IGLF) ซึ่งมีทั้งที่ใช้ latex bead (Tsuda *et al.*, 1992) และใช้ colloidal gold เป็นตัวบ่งชี้ (Byzova *et al.*, 2009) หลักการของ Immunochromatographic assay ที่ใช้ latex bead เป็นตัวบ่งชี้ เตรียมแผ่นตรวจ (immunostrip) โดยใช้เม็ดลาเท็กซ์ (latex bead) เป็นตัวกลาง (solid phase) ที่ยึดติดของแอนติบอดี ทั้งนี้ใช้เม็ดลาเท็กซ์สองชนิด (white and pink latex) เม็ดลาเท็กซ์สีขาวจะถูกเคลือบไว้ด้วย

แกมมาไกลอบบูลิน (IgG) จากแอนติเซรัมของเชื้อไวรัส และป้ายไวนบนแผ่นตรวจซึ่งเป็นกระดาษกรองเมื่อปล่อยให้แห้งเม็ดลาเท็กซ์จะถูกตรึงไวนบนแนวที่ป้ายไว้ ส่วนเม็ดสีชมพูทำหน้าที่เป็นตัวบ่งชี้ (dye marker) โดยเม็ดลาเท็กซ์สีชมพูจะดักจับไวรัสที่ปรากฏในน้ำคั้นแล้วเคลื่อนที่โดยการดูดซึมของเหลว (capillary action) ของแผ่นกระดาษกรองไปจนถึงแนวของเม็ดลาเท็กซ์สีขาว แกมมาไกลอบบูลินบนเม็ดลาเท็กซ์สีขาวจะยึดจับอนุภาคไวรัสทำให้เม็ดลาเท็กซ์สีชมพูไม่สามารถเคลื่อนที่ต่อไปได้ จึงเกิดเป็นแถบสีชมพูปรากฏให้เห็นบนแผ่นตรวจ ซึ่งหมายถึงการตรวจพบไวรัส การตรวจเชื้อไวรัสโดยวิธีนี้ได้มีการพัฒนาและประสบความสำเร็จในการตรวจเชื้อไวรัสหลายชนิดทั้งไวรัสที่มีอนุภาคกลม (Cucumber Mosaic Virus และ Tomato Spotted Wilt Virus) และอนุภาคเป็นท่อนยาว (Tobacco Mosaic Virus , Cymbidium Mosaic Virus และ Zucchini yellow mosaic virus) (Tsuda *et al.*, 1993) ต่อมา รัตนา และคณะ (2551) รายงานการตรวจหาเชื้อทริสเทซาไวรัสโดยใช้แผ่นตรวจ Immunostrip ซึ่งใช้หลักการของ IGFL โดยใช้สีของเม็ดลาเท็กซ์เป็นตัวบ่งชี้ และพบว่าแกมมาไกลอบบูลินซึ่งสกัดจากแอนติเซรัมของเชื้อ CTV ที่มีความเข้มข้น 100, 150 และ 200 µg/ml ซึ่งใช้เคลือบบนเม็ดลาเท็กซ์สีขาวและเม็ดลาเท็กซ์สีชมพู (marker) พบว่าเม็ดลาเท็กซ์สีขาวที่ความเข้มข้น 0.5% ปริมาณ 5 ไมโครลิตร ซึ่งป้ายไวนบนแผ่นตรวจอิมมูโนสตริปและเม็ดลาเท็กซ์สีชมพูเข้มข้น 0.05% สามารถใช้ตรวจหาเชื้อทริสเทซาไวรัสที่ปรากฏในน้ำคั้นเจือจาง 1:5, 1:10, 1:50 และ 1:100 โดยปรากฏแถบสีชมพูบนแผ่นตรวจที่สามารถมองเห็นด้วยตาเปล่า ทั้งนี้การตรวจในน้ำคั้นเจือจาง 1:5 ให้แถบสีชมพูที่มองเห็นชัดเจนที่สุดโดยมีความเข้มข้นของสีสูงสุด 1.391 เมื่อวัดด้วยเครื่องตรวจวัดสี (color meter) และในการทดลองความคงทนของแผ่นตรวจซึ่งป้ายเม็ดลาเท็กซ์สีขาวเป็นระยะเวลา 1 วัน 1 สัปดาห์ 1 เดือน 2 เดือน และ 3 เดือน ที่ระดับอุณหภูมิ 7°C และ 28°C พบว่าแผ่นตรวจที่เก็บรักษาไว้ทุกระยะเวลายังคงทำปฏิกิริยากับเชื้อไวรัสให้แถบสีชมพูที่มองเห็นด้วยตาเปล่า ทั้งนี้การเก็บรักษาที่อุณหภูมิ 7°C ให้ความเข้มข้นของแถบสีลดลงเมื่อเปรียบเทียบกับแผ่นตรวจที่เก็บไว้ที่ 28°C จากผลการทดลองได้พัฒนาชุดตรวจเชื้อทริสเทซาไวรัสโดยอิมมูโนสตริปซึ่งตรวจประกอบด้วยแผ่นตรวจ 5 แผ่น น้ำยาสกัดน้ำคั้น 5 หลอด น้ำยาตรวจเชื้อ 5 หลอด แท่งบดเนื้อเชื้อ 5 แท่ง พร้อมคู่มือแสดงวิธีการตรวจ

Byzova และคณะ (2009) ได้พัฒนาชุดตรวจโรคไวรัสในพืชด้วยเทคนิค Immunostrip โดยใช้หลักการของ Immunochromatographic assay มาใช้ในการตรวจไวรัสในพืชที่มีรูปร่างและขนาดที่แตกต่างกัน 5 ชนิด คือ carnation mottle virus (CarMV), bean mild mosaic virus (BMMV), tobacco mosaic virus (TMV), potato viruses X (PVX) และ potato viruses Y (PVY) โดยทำการทดสอบความเข้มข้นของ IgG ของไวรัสในพืชทั้ง 5 ชนิด จากการทดสอบได้คัดเลือก IgG ของไวรัสในพืชที่ความเข้มข้น 10, 10, 14, 20 และ 16 µg/ml ใน TMV, PVX, PVY, CarMV และ BMMV ตามลำดับ มาเชื่อมต่อกับอนุภาคของทอง (Colloidal gold) ซึ่งทำหน้าที่เป็นตัวบ่งชี้ในการตรวจหาเชื้อไวรัสในน้ำคั้นของพืช โดยจะทำการทดสอบคัดเลือกขนาดของอนุภาคทอง

ที่เหมาะสมที่จะนำเชื่อมต่อกับ IgG ของไวรัส โดยได้ทำการเตรียมอนุภาคทองที่ 2 ขนาด คือ 15 และ 30 นาโนเมตร จากการทดสอบได้เลือกอนุภาคของทองที่มีขนาด 30 นาโนเมตร มาใช้ในการเชื่อมต่อกับ IgG ของไวรัส จากพืชแต่ละชนิด และใช้ goat antibodies against rabbit IgG (Arista Biologicals, United States) มาเป็น control line ที่ความเข้มข้น 0.75 mg/ml ทำให้เห็นการปรากฏของแถบสีที่ชัดเจนภายใน 10 นาที สำหรับการทดลองครั้งนี้จะใช้ Immunostrip ที่ผลิตโดยบริษัท Agdia ประเทศสหรัฐอเมริกา ทำการทดสอบโดยหยดน้ำคั้นของพืชลงบนแผ่นตรวจ ถ้าพืชติดเชื้อไวรัสก็จะปรากฏแถบสีบริเวณ test line และ control line

Hong-Ji Su (2008) ได้พัฒนาชุดตรวจวินิจฉัยเชื้อ *Citrus tristeza closterovirus* (CTV) ด้วย strip ซึ่งให้ผลที่รวดเร็วและแน่นอน สำหรับการพัฒนาในครั้งนี้ใช้ Monoclonal antibodies ต่อเชื้อ CTV ซึ่งผลิตที่มหาวิทยาลัยในประเทศไต้หวัน ใช้ strip ที่มีการพัฒนาขึ้นจากบริษัท Meikang Biological โดยจะใช้อนุภาคทอง (Colloidal gold) มาเป็นตัวบ่งชี้ในการตรวจ ใช้แอนติบอดีของไวรัสมาเป็น test line และใช้ anti-mouse antibody มาเป็น control line ทดสอบโดยตัดเนื้อเยื่อจากเส้นกลางใบแล้วหั่นเป็นชิ้นเล็ก จากนั้นบรรจุลงในหลอด แล้วเติม extraction buffer ลงไป 0.8 มล. บดให้ละเอียดด้วยแท่งที่ใช้สำหรับบด แล้วนำ strip จุ่มลงไป ในหลอด จากการทดลองจะปรากฏแถบสีชมพูภายใน 2-3 นาที โดยความชัดเจนของแถบสีที่ปรากฏจะขึ้นอยู่กับความเข้มข้นของเชื้อ CTV ในน้ำคั้น