นุชจรี ทัดเศษ 2552: การถ่ายขืนโปรตีนเรื่องแสงสีเขียวเข้าสู่พรรณ ไม้น้ำสกุล

Cryptocoryne โดยใช้ Agrobacterium tumefaciens ปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต
(เทคโนโลยีชีวภาพเกษตร) สาขาเทคโนโลยีชีวภาพเกษตร โครงการสหวิทยาการระดับ
บัณฑิตศึกษา อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์หลัก: ผู้ช่วยศาสตราจารย์
เสริมศิริ จันทร์เปรม, Ph.D. 134 หน้า

การชักนำเนื้อเยื่อปลายยอดของพรรณไม้น้ำสกุล Cryptocoryne 2 ชนิดคือ C. affinis และ C. wendtii 'Brown' ให้เกิดยอดหลายยอด (multiple shoots) เพื่อนำไปใช้ในการถ่ายยืน ทำได้โดย เพาะเลี้ยงปลายยอดในอาหารเหลวสุตร MS ที่เติม TDZ ความเข้มข้น 0.01 มิลลิกรัมต่อลิตร ร่วมกับ BA ความเข้มข้น 0.3 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 5 วัน หลังจากนั้นย้ายเนื้อเยื่อมาเพาะเลี้ยง บนอาหารแข็งสูตร MS ที่เติม BA โดย C. affinis ใช้ความเข้มข้น 4 มิลลิกรัมต่อลิตร ส่วน C. wendtii 'Brown' ใช้ความเข้มข้น 1 มิลลิกรัมต่อลิตร เพาะเลี้ยงเป็นเวลา 4 สัปดาห์ สำหรับ วิธีการที่เหมาะสมในการถ่ายยืนเข้าสู่เนื้อเยื่อปลายยอดของ C. affinis และ C. wendtii 'Brown' โดยใช้ A. tumefaciens ที่มีพลาสมิค pCAMBIA1304 ซึ่งมียืน B-glucuronidase (gus) และยืน green fluorescent protein (mgfp5) เป็นยืนรายงานผลและยืน hygromycin phosphotransferase (hpt) เป็นยืนเครื่องหมายเพื่อการคัดเลือกเนื้อเยื่อที่ได้รับการถ่ายยืน คือ การใช้เนื้อเยื่อปลายยอด ยาว 5 มิลลิเมตร ทำบาดแผลที่เนื้อเยื่อ โดยการผ่าครึ่งตามยาวแล้วนำไป sonicate เป็นเวลา 5 วินาที ในการถ่ายยืนเข้าสู่ C. affinis ใช้ A. tumefaciens สายพันธุ์ EHA105 เป็นพาหะ ส่วน C. wendtii 'Brown' ใช้สายพันธ์ AGL-1 เป็นพาหะ และกระต้นเชื้อในช่วงของการปลกเชื้อและการเลี้ยงร่วม โดยใช้ acetosyringone ความเข้มข้น 100 ใมโครโมลาร์ และใช้เวลาในการปลูกเชื้อนาน 2 ชั่วโมง และการเลี้ยงร่วมนาน 3 วัน จากนั้นน้ำยอดมากำจัดเชื้อ A. tumefaciens และคัดเลือกบนอาหาร สุตรชักนำให้เกิดยอดจำนวนมากตามที่กล่าวแล้ว และเติมสารปฏิชีวนะ hygromycin ความเข้มข้น 5-10 มิลลิกรัมต่อลิตร และ cefotaxime ความเข้มข้น 300 มิลลิกรัมต่อลิตร เป็นเวลา 6 สัปดาห์ จากนั้นย้ายยอดที่เจริญได้มาเพาะเลี้ยงบนอาหารสูตรชักนำให้เกิดยอดจำนวนมากที่ไม่เติมสาร ปฏิชีวนะ พบว่ามียอค ที่คาคว่าได้รับการถ่ายยืนของ C. affinis เกิดขึ้นจำนวน 35 ยอค และ C. wendtii 'Brown' จำนวน 6 ยอด ซึ่งเมื่อตรวจสอบการมีอยู่ของยืน gus mgfp5 และ hpt ด้วย เทคนิค PCR พบว่ามียืนอยู่แตกต่างกันในแต่ละสายยอด แสดงว่าการถ่ายยืนครั้งนี้ได้ต้นที่มี ลักษณะเป็น chimera และการตรวจสอบการแสคงออกของยืน mgfp5 ภายใต้กล้องจุลทรรศน์แบบ stereo (excitation 488 nm และ emission 510 nm) พบว่ายอดของ C. affinis ที่คาคว่าได้รับการถ่าย ขึ้นมีการเรื่องแสงสีแคงและสีเหลือง แต่ไม่พบการเรื่องแสงสีเขียว

Nootjaree Tudses 2009: The Transformation of *Green Fluorescent Protein* Gene into *Cryptocoryne* spp. *via Agrobacterium tumefaciens*. Master of Science (Agricultural Biotechnology), Major Field: Agricultural Biotechnology, Interdisciplinary Graduate Program. Thesis Advisor: Assistant Professor Sermsiri Chanprame, Ph.D. 134 pages.

The multiple shoots of 2 Cryptocoryne species, C. affinis and C. wendtii 'Brown' were induced from apical shoot explants for using as plant material for genetic transformation. The shoot explants were cultured for 5 days in MS liquid medium supplemented with 0.01 mg/l TDZ and 0.3 mg/l BA then transferred onto MS solid medium for 4 weeks in which, for C. affinis, 4 mg/l BA was added and for C. wendtii 'Brown', 1 mg/l BA was added. Thereafter, the procedures of gene transformation in C. affinis and C. wendtii 'Brown' using Agrobacterium tumefaciens were optimized. Two strains of A. tumefaciens harboured the pCAMBIA1304 which contained β -glucuronidase (gus) and green fluorescent protein (mgfp5) genes as reporter genes and hygromycin phosphotransferase (hpt) gene as a plant selectable marker gene were compared. The 5 mm long in vitro shoots wounded by cut in half lengthwise followed by 5 sec sonication were suitable the target tissues. The suitable stain of bacterial for C. affinis transformation was A. tumefaciens strain EHA105 and for C. wendtii 'Brown' was the strain AGL-1. Agrobacterium was also activated by 100 µM acetosyringone during inoculation and co-cultivation steps. The optimal period for inoculation was 2 hr and for co-cultivation was 3 days. The bacteria was then eliminated from the explants followed by selected on multiple shoots induction media stated above and supplemented with 5-10 mg/l hygromycin and 300 mg/l cefotaxime for 6 weeks. The survived shoots were then cultured on the same medium but without any antibiotic. The number of 35 putative transformed shoots of C. affinis and 6 of C. wendtii 'Brown' were recovered. After subjected to PCR analysis of gus, mgfp5 and hpt genes, the result revealed the difference in the presence of the transgenes in putative transformants which confirmed that the putative transformed shoots were chimeras. Latter, the putative transformed shoots were investigated for the expression of mgfp5 gene using stereo microscope (excitation at 480 nm and emission at 510 nm) and only red and yellow fluorescence were observed but not the green fluorescence.