

สรุปและวิจารณ์ผลการทดลอง

การวิจัยนี้มีวัตถุประสงค์ที่จะศึกษาความผันแปรของดีเอ็นเอในเห็ดหอม (*Lentinula edodes* (Berk.) Pegler) และหาวิธีจัดกลุ่มเห็ดหอมสายพันธุ์ในประเทศและต่างประเทศที่ใช้ในการทดลอง ด้วยเทคนิค Restriction fragment length polymorphisms (RFLP) โดยใช้ดีเอ็นเอติดตามที่สร้างขึ้น การดำเนินงานวิจัยเริ่มจากศึกษาสภาวะในเลี้ยงเส้นใยและแยกดีเอ็นเอของโครโมโซมจากเส้นใยเห็ดหอมสายพันธุ์ต่างๆที่ใช้ในการทดลอง ศึกษาความเหมาะสมของสายพันธุ์และเอนไซม์ที่จะใช้ในการโคลนเพื่อคัดเลือกชิ้นดีเอ็นเอที่มี repetitive sequences นำไปสร้างเป็นดีเอ็นเอติดตาม ซึ่งจะนำไปใช้ในการวิเคราะห์ความแปรผันของดีเอ็นเอเห็ดหอมด้วยเทคนิคไฮบริดเซชัน แล้วทำการเปรียบเทียบและจัดกลุ่มสายพันธุ์เห็ดหอมที่ใช้ในการทดลอง จากความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอที่ได้จากการย่อยด้วยเรสทริกชันเอนไซม์และจากการทำไฮบริดเซชันกับดีเอ็นเอติดตามที่สร้างได้

เส้นใยเห็ดหอมสามารถเจริญเติบโตได้ทั้งในอาหารธรรมชาติและอาหารสังเคราะห์ (Royse, 1989) การวิจัยนี้จึงเริ่มด้วยการศึกษาสภาวะในการเลี้ยงที่เหมาะสมกับการผลิตเส้นใยของเห็ดหอมเพื่อให้ได้ผลผลิตเส้นใยที่มากพอสำหรับการนำไปสกัดดีเอ็นเอของโครโมโซม จากการทดลองเลี้ยงเส้นใยเห็ดหอมสายพันธุ์ MU2 ในอาหารเหลวสูตร PDB (น้ำตาลมันฝรั่งและน้ำตาลกลูโคส) พีเอช 5.0 ที่อุณหภูมิ 24-26°C และที่ 29-31°C (อุณหภูมิห้อง) ให้แสงจากแหล่งกำเนิดแสงฟลูออเรสเซนต์ พบว่าเส้นใยมีการเจริญได้ดีที่อุณหภูมิ 24-26°C ส่วนเส้นใยที่เลี้ยงที่อุณหภูมิ 29-31°C จะมีการเจริญน้อยมากและมีเส้นใยตายในบางขวดทดลอง จึงเลือกอุณหภูมิ 24-26°C ในการเลี้ยงเส้นใยเพื่อการสกัดดีเอ็นเอ นอกจากนี้ยังได้ทดลองเลี้ยงเส้นใยเห็ดหอมสายพันธุ์ MU2 เพื่อศึกษาอิทธิพลของแสงต่อการเจริญของเส้นใย โดยเลี้ยงเส้นใยในอาหารเหลวสูตร PDB พีเอช 5.0 ที่อุณหภูมิ 24-26°C ในที่มีแหล่งกำเนิดแสงฟลูออเรสเซนต์และในที่มีมืดเปรียบเทียบกัน พบว่าเส้นใยที่เลี้ยงในที่มีมืดมีการเจริญของเส้นใยดีกว่าเล็กน้อย ดังนั้นในการเลี้ยง เห็ดหอมเพื่อการผลิตเส้นใยสำหรับการแยกดีเอ็นเอจึงทำการเลี้ยงในอาหารเหลวสูตร PDB พีเอช 5.0 ที่อุณหภูมิ 24-26°C และไม่ให้แสง ซึ่งสภาวะที่ใช้เลี้ยงนี้สอดคล้องกับการศึกษาการเจริญของเส้นใยของ เห็ดหอมของ Royse (1989), Leatham และ Leonard (1989) และ Khan และคณะ (1991) ที่พบว่า เส้นใยของเห็ดหอมสามารถเจริญได้ที่อุณหภูมิ 20-30°C แต่จะมีการเจริญสูงสุดที่อุณหภูมิ 23-25°C พีเอช 5.0 มีแหล่ง



คาร์บอนที่สำคัญคือแป้ง เส้นใยจะหยุดการเจริญที่อุณหภูมิต่ำกว่า 5°C และจะตายที่อุณหภูมิสูงกว่า 30°C แสงมีอิทธิพลต่อการเจริญของเห็ดหอมในระยะต่างๆแตกต่างกัน คือ ในระยะแรกที่มีการเจริญของเส้นใย แสงจะเป็นตัวยับยั้งการเจริญของเส้นใย แต่ในระยะที่มีการผลิตดอกเห็ดแสงจะเป็นตัวกระตุ้นให้เกิดการสร้างตุ่มดอก เมื่อได้สภาวะที่เหมาะสมในการเลี้ยงเส้นใยเห็ดหอมเพื่อการแยกดีเอ็นเอแล้ว จึงได้ทำการแยกดีเอ็นเอจากเส้นใยที่มีอายุ 20-25 วัน ซึ่งอยู่ในช่วงของระยะ late-log ถึงระยะ early-stationary (Lang และคณะ, 1977.) ที่ใช้เส้นใยในระยะนี้ในการแยกดีเอ็นเอเพราะเส้นใยได้เข้าสู่การเจริญสูงสุดและใช้เวลาในการเลี้ยงสั้นที่สุดทั้งยังไม่เกิดตุ่มดอกซึ่งเป็นอุปสรรคในการบดเส้นใย เนื่องจากตุ่มดอกที่มีลักษณะฉ่ำน้ำที่ปนอยู่นี้เมื่อนำไปแช่แข็งแล้ว จะทำให้บดเป็นผงละเอียดได้ยากกว่าการบดเฉพาะเส้นใยล้วนๆ จากการทดลองบดเส้นใยด้วยการแช่แข็งโดยไมใส่ไนโตรเจนเหลว เปรียบเทียบกับการบดโดยใส่ไนโตรเจนเหลวร่วมด้วย พบว่าดีเอ็นเอที่ได้จากการบดโดยไมใส่ไนโตรเจนเหลวจะมีคุณภาพต่ำกว่าดีเอ็นเอที่ได้จากการบดในไนโตรเจนเหลว (Garber และ Yoder, 1983 และ Klich และ Mullaney, 1987) โดยจะพบชิ้นดีเอ็นเอขนาดต่ำกว่า 23.1 กิโลเบสจำนวนมาก คาดว่าเกิดเนื่องจากก่อนที่การบด เส้นใยจนเป็นผงละเอียดตามต้องการ เส้นใยที่ไม่ได้ใส่ไนโตรเจนเหลวได้เริ่มละลายก่อนที่จะใส่สารละลาย บัฟเฟอร์สกัดเส้นใยทำให้เอนไซม์ต่างๆรวมทั้งเอนไซม์ DNase ที่อยู่ภายในไซโตพลาสซึมของเส้นใยเกิดการย่อยดีเอ็นเอที่ได้จากการบด วิธีที่ใช้แยกดีเอ็นเอของเห็ดหอมในการวิจัยนี้เป็นการแยกแบบ ดีเอ็นเอทั้งหมด (total DNA) (รูปที่3) ดีเอ็นเอที่สกัดได้จะอยู่ในรูปของโมเลกุลขนาดใหญ่ (high molecular weight DNA) มีขนาดของโมเลกุลเฉลี่ยมากกว่า 23.1 กิโลเบส

หลังจากนั้นจึงเตรียมชิ้นดีเอ็นเอเพื่อการโคลน เริ่มจากการแยกดีเอ็นเอจากเส้นใยเห็ดหอมสายพันธุ์ MU12 ซึ่งเป็นสายพันธุ์พื้นเมืองของไทย มีลักษณะทนร้อน และขณะเดียวกันได้ถูกใช้เป็นสายพันธุ์ตั้งต้นในการสร้างสายพันธุ์ลูกผสมทนร้อน ที่ได้ทำการวิจัยอยู่ในหน่วยปฏิบัติการวิจัยเห็ดภาควิชาพฤกษศาสตร์ คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย เพื่อปรับปรุงสายพันธุ์เห็ดหอมให้เหมาะสมต่อสภาพการเจริญและผลิตผลิตภัณฑ์ได้สูงของประเทศไทย (สุทธพรพรณ และคณะ) แล้วนำมาย่อยด้วย *EcoRI* การที่เลือกใช้ *EcoRI* เพราะเป็นเอนไซม์ที่หาง่าย ราคาถูกและมีตำแหน่งของการตัดอยู่บน multicloning site บนยีน *lacZ'* ของดีเอ็นเอพาหะที่ใช้คือ พลาสมิด pUC118 ซึ่งเป็นพลาสมิดในตระกูล pUC ที่ใช้กันอย่างแพร่หลายในเทคนิคทางพันธุวิศวกรรม เนื่องจากมีชุดการจำลองตัวสูงถึง 500-700 ชุดต่อเซลล์ มียีนต้านยาปฏิชีวนะแอมพิซิลลินและยีน *lacZ'* ที่ให้ผลิตภัณฑ์เป็นเอนไซม์ β -galactosidase ด้านปลายของหมู่อะมิโน (N-terminal) ทั้งยังมีส่วนของ multicloning site อยู่บนยีน *lacZ'* ซึ่งทำให้การคัดเลือกดีเอ็นเอลูกผสมสามารถทำได้ในขั้นตอนเดียว โดยกระจายเซลล์ที่ผ่านการทำการเชื่อมต่อบนอาหารที่เสริมด้วยยาปฏิชีวนะแอมพิซิลลิน X-gal และ IPTG เพราะการเชื่อมต่อที่ส่วน multicloning site จะเป็นการ inactivate ยีน *lacZ'* ให้ไม่สามารถผลิตผลิตภัณฑ์ด้าน N-terminal ได้ตามปกติ จึงไม่เกิด α -complementary กับผลิตภัณฑ์จากด้าน C-terminal ของ

β -galactosidase ที่ได้จากเซลล์เจ้าเรือน (*E. coli* สายพันธุ์ JM101) เป็นผลทำให้เอนไซม์ β -galactosidase ไม่ถูกสังเคราะห์อย่างสมบูรณ์ ไม่สามารถย่อยสารตั้งต้น X-gal ให้ได้สารประกอบสีน้ำเงินได้ จึงเหลือคุณสมบัติการต้านยาแอมพิซิลลินเพียงอย่างเดียว โคลนินที่ได้รับดีเอ็นเอลูกผสมจึงไม่เป็นสีน้ำเงิน ซึ่งตรงกันข้ามกับโคลนินที่ได้รับดีเอ็นเอพาหะเดิมซึ่งสร้างผลิตภัณฑ์ด้าน N-terminal ที่สามารถเกิด α -complementary กับผลิตภัณฑ์ด้าน C-terminal ที่ได้จากเซลล์เจ้าเรือนได้เอนไซม์ β -galactosidase ที่สมบูรณ์ สามารถเกิดปฏิกิริยาการเปลี่ยนสารตั้งต้น X-gal โดยมี IPTG เป็นตัวชักนำ (inducer) ได้สารประกอบสีน้ำเงิน จึงทำให้โคลนินที่ได้รับดีเอ็นเอพาหะดั้งเดิมเป็นสีน้ำเงิน นอกจากนี้พลาสมิด pUC118 ยังมีส่วนของ M13 ori ที่สามารถเกิดการจำลองตัวให้ดีเอ็นเอสายเดี่ยว (single strand DNA) ได้อีกด้วย (Maniatis และ คณະ, 1982)

เมื่อทำการตัดดีเอ็นเอจากโครโมโซมเห็ดหอมสายพันธุ์ MU12 และพลาสมิด pUC118 ด้วยเอนไซม์ *EcoRI* แล้ว จึงนำดีเอ็นเอจากแหล่งทั้งสองไปเชื่อมต่อเข้าด้วยกันที่อุณหภูมิ 15°C นานอย่างน้อย 15 ชั่วโมง เนื่องจาก จรรยา เงินประเสริฐศิริ (2528) ได้รายงานว่าสภาวะที่เหมาะสมในการเชื่อมต่อสายดีเอ็นเอคือ ที่อุณหภูมิ 12-16°C เป็นเวลานาน 15-20 ชั่วโมง นำสายดีเอ็นเอที่ทำการเชื่อมต่อกันแล้วนี้ไปทำการทรานสฟอร์มเข้าเซลล์เจ้าเรือน *E. coli* สายพันธุ์ JM101 โดยเตรียมสภาวะของผนังเซลล์ด้วยสารละลายแคลเซียมคลอไรด์ (Cohan และคณະ, 1972) ได้โคลนินที่มีดีเอ็นเอลูกผสม 125 โคลนิน และได้โคลนินสีน้ำเงิน 925 โคลนิน จำนวนเป็นค่าประสิทธิภาพของการทรานสฟอร์มเท่ากับ 11.34 เปอร์เซ็นต์ สาเหตุที่ได้ค่าประสิทธิภาพการทรานสฟอร์มค่อนข้างต่ำอาจเป็นผลเนื่องจากที่ไม่ได้ทำ dephosphorylation ของซันดีเอ็นเอพาหะก่อนที่จะนำไปใช้ในกระบวนการเชื่อมต่อดีเอ็นเอ แต่อย่างไรก็ตามประสิทธิภาพเพียงแค่นี้ก็เพียงพอที่จะให้ทรานสฟอร์มเมอร์จำนวนมากพอที่จะดำเนินการทดลองในขั้นต่อไปได้ เมื่อได้ทรานสฟอร์มเมอร์ที่มีดีเอ็นเอลูกผสมแล้วจึงทำการสุ่มทรานสฟอร์มเมอร์ที่ได้มา 59 โคลนิน ทำการเลี้ยงเพิ่มปริมาณแล้วสกัดดีเอ็นเอด้วยวิธีการสกัดปริมาณน้อย แล้วตรวจสอบสัญญาณการไฮบริดซ์ที่เกิดกับดีเอ็นเอติดตามที่สร้างจากดีเอ็นเอเห็ดหอมสายพันธุ์ MU12 เอง ด้วยวิธี Dot-blot hybridization เปรียบเทียบความชัดเจนของสัญญาณที่เกิดขึ้นกับดีเอ็นเอควบคุม pUC118 ในปริมาณที่เท่ากัน คัดเลือกเฉพาะทรานสฟอร์มเมอร์ที่ให้สัญญาณการไฮบริดซ์ที่ชัดเจนได้ 10 โคลนิน (รูปที่ 7) นำดีเอ็นเอลูกผสมจากโคลนินที่เลือกไว้มาศึกษาขนาดของซันดีเอ็นเอโดยย่อยอย่างสมบูรณ์ด้วยเอนไซม์ *EcoRI* แล้ววิเคราะห์บนอะกาโรสเจลอิเล็กโตรโฟรีซิส (รูปที่ 8) พบว่าขนาดของซันดีเอ็นเอ insert ที่ได้มีขนาดอยู่ระหว่าง 0.6 ถึง 6.6 กิโลเบส โดยทรานสฟอร์มเมอร์ส่วนใหญ่จะมีซันดีเอ็นเอ insert เพียง 1 ชิ้น แต่มีบางโคลนินที่มีซันดีเอ็นเอ insert มากกว่า 1 ชิ้น (มี insert 2 ชิ้น 4 โคลน และ มี insert 4 ชิ้น 1 โคลน)

ทำการสกัดเฉพาะดีเอ็นเอของซัน insert (ไม่รวมพลาสมิด) ได้ 15 ชิ้นนำไปทำ Dot-blot hybridization กับดีเอ็นเอติดตาม *MU12 เพื่อหาซันดีเอ็นเอที่มี repetitive sequences ด้วยการเปรียบเทียบความเข้มของสัญญาณการไฮบริดซ์ที่เกิดขึ้น เลือกเฉพาะซันดีเอ็นเอที่ให้สัญญาณเข้มซึ่งแสดง

ว่ามี repetitive sequences ส่วนชิ้นดีเอ็นเอที่ให้สัญญาณการไฮบริไดซ์อ่อนแสดงว่ามีส่วนของ low copy sequences หรือ single copy gene (สุรินทร์, 2536.) ที่เลือกใช้ชิ้นดีเอ็นเอที่มี repetitive sequences เพราะว่าเป็นส่วนของดีเอ็นเอที่มีปริมาณมากต่อหนึ่งหน่วยของดีเอ็นเอของจีโนม (genomic DNA) อันจะทำให้ดีเอ็นเอติดตามที่สร้างขึ้นมีความไวในการตรวจสอบสูง (สกลและคณะ, 2528.) นำดีเอ็นเอที่มี repetitive sequences นี้มาสร้างเป็นดีเอ็นเอติดตาม เพื่อนำไปศึกษาความผันแปรของดีเอ็นเอในเห็ดหอม สายพันธุ์ต่างๆที่ใช้ในการทดลองด้วยเทคนิค Southern-blot hybridization ต่อไป

การทำ Dot-blot และ Southern-blot hybridization ใช้หลักการเกิด nucleic acid hybridization เป็นการติดตามการเกิดไฮบริดระหว่างดีเอ็นเอที่ต้องการวิเคราะห์กับดีเอ็นเอติดตาม (DNA probe) ด้วยการติดฉลากที่ดีเอ็นเอติดตาม ซึ่งอาจทำได้โดยการใช้สารรังสีหรือสารปลดรังสี เนื่องจากสารรังสีที่นิยมใช้กันคือ ^{32}P -dNTP มีข้อจำกัดต่างๆเช่น มีค่าครึ่งชีวิต (half life) สั้น ประมาณ 14 วัน และเปล่งอนุภาคที่มีพลังงานสูง จึงต้องใช้ความระมัดระวังในการปฏิบัติ ทั้งยังต้องแยกใช้เครื่องมือและอุปกรณ์เพื่อป้องกันการปนเปื้อนของสารรังสี นอกจากนี้ของเสียหรือขยะที่เกิดขึ้นจากการทดลองยังต้องมีการกำจัดด้วยวิธีเฉพาะ (ทรงศักดิ์, 2530) และอีกประการหนึ่งการส่งซื้อสารประกอบ ^{32}P - ในประเทศ หากใช้ในปริมาณน้อยก็จะต้องมีการสูญเสียสารที่เหลือใช้ ทำให้สิ้นเปลืองค่าสารเคมีสูงมากไม่เหมาะกับงานทดลองในห้องปฏิบัติการขนาดเล็ก

ในการทดลองนี้จึงเลือกใช้สารปลดรังสีในการติดฉลากดีเอ็นเอติดตาม เนื่องจากสะดวกปลอดภัย ง่ายต่อการปฏิบัติและสามารถเก็บไว้ใช้ได้เป็นเวลานาน โดยใช้ digoxigenin ซึ่งเป็นสาร steroid hapten ในรูป DIG-11-dUTP (Boehringer, 1993) เป็นสารติดฉลาก และใช้วิธีติดฉลากแบบ random primed labelling มีหลักการคือ ให้ hexanucleotide primer ที่มีการเรียงตัวแบบสุ่มเข้าไปจับกับสายดีเอ็นเอที่มีเบสคู่สมกัน จากนั้นเติมเอนไซม์ Klenow fragment ของ DNA polymerase I เพื่อให้เกิดการสร้างสายดีเอ็นเอสายใหม่โดยใช้ dNTP และ DIG-11-dUTP ที่ให้ไว้ (Kirby, 1992) ในการวิเคราะห์สัญญาณการไฮบริไดซ์ ทำโดยใช้หลักการทางอิมมูโนวิทยาด้วยการใช้ Anti-DIG-alkaline phosphatase ซึ่งเป็นแอนติบอดีของ digoxigenin ที่มีด้านปลายเป็นเอนไซม์ alkaline phosphatase เมื่อเติมสารตั้งต้นที่เป็นสารมีสีหรือสารเรืองแสงสำหรับเอนไซม์เข้าไป ก็เกิดผลิตภัณฑ์เป็นสีหรือสารเรืองแสงขึ้น ทำให้สามารถติดตามสัญญาณการไฮบริไดซ์ได้

จากการเปรียบเทียบความเข้มของสัญญาณการไฮบริไดซ์ระหว่างชิ้นดีเอ็นเอ 15 ชิ้น ที่สกัดจากโคลนที่เลือกไว้ (รูปที่ 9) สามารถคัดเลือกชิ้นดีเอ็นเอที่ให้สัญญาณการไฮบริไดซ์เข้มมาติดฉลากเป็นดีเอ็นเอติดตามได้ 3 ชิ้น คือ ดีเอ็นเอชิ้นที่ #50.1, #50.2 และ #21 มาใช้ในการศึกษาความแปรผันของเห็ดหอมสายพันธุ์ที่ใช้ในการทดลองต่อไป

การวิจัยนี้ได้ทำการศึกษาความแปรผันของสายพันธุ์เห็ดหอม 2 แบบ คือ ศึกษาความแปรผันจากรูปแบบของแถบดีเอ็นเอที่เกิดขึ้นจากการตัดด้วยเวสทริกชันเอนไซม์ และศึกษาจาก RFLP ที่เกิดจาก

การไฮบริดซ์กับดีเอ็นเอติดตามที่เตรียมขึ้น ในการศึกษาความผันแปรจากแถบดีเอ็นเอที่เกิดจากการตัดดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์รีstriction เอนไซม์นั้น เป็นการตัดดีเอ็นเอให้เกิดหอมสายพันธุ์ต่างๆด้วยเอนไซม์ *AluI*, *BamHI*, *EcoRI*, *HaeIII*, *HindIII*, *PvuII*, *Sau3AI* และ *TagI* แล้ววิเคราะห์แถบดีเอ็นเอด้วยการทำ อะกาโรสเจลอิเล็กโตรโฟรีซิส (รูปที่ 18-25) ซึ่งผลการทดลองสามารถจัดกลุ่มความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอของเห็ดหอมสายพันธุ์ที่ใช้ได้ดังแสดงในตารางที่ 4 คือ เอนไซม์ *BamHI* ไม่ให้ความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอ (สายพันธุ์ HY ไม่สามารถเห็นแถบดีเอ็นเอได้), *EcoRI* ให้ความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอในทุกสายพันธุ์ที่ใช้ทดลอง (สายพันธุ์ HY ไม่สามารถเห็นแถบดีเอ็นเอได้), *HaeIII* ไม่ให้ความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอในสายพันธุ์ MU2 MU4 และ HY แต่ให้ความแตกต่างในสายพันธุ์ MU5 และ Mu12, *HindIII* ไม่ให้ความแตกต่างกันในสายพันธุ์ MU2 MU4 และ MU5 แต่ให้ความแตกต่างในสายพันธุ์ MU12 (สายพันธุ์ HY ไม่สามารถเห็นแถบดีเอ็นเอได้), *PvuII* ไม่ให้ความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอใน สายพันธุ์ MU2 และ MU4 แต่ให้ความแตกต่างระหว่างสายพันธุ์ MU5 และ MU12 (สายพันธุ์ HY ไม่สามารถเห็นแถบดีเอ็นเอได้), *Sau3AI* ไม่ให้ความแตกต่างในสายพันธุ์ MU5 และ HY แต่ให้ความแตกต่างกันในสายพันธุ์ MU2 MU4 และ MU12, *TagI* ให้ความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอในทุกสายพันธุ์ที่ใช้ทดลอง ส่วนเอนไซม์ *AluI* จะย่อยดีเอ็นเอจนมีขนาดเล็กมากจนไม่สามารถสังเกตเห็นแถบดีเอ็นเอได้ชัดเจน จึงไม่สามารถจัดกลุ่มสายพันธุ์เห็ดหอมจากความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอได้ จากผลการทดลองจะเห็นได้ว่าเอนไซม์ส่วนใหญ่ไม่สามารถจำแนกสายพันธุ์ MU2 และ MU4 ออกจากกันได้ คาดว่าอาจเนื่องจากสายพันธุ์เห็ดหอมทั้งสองเป็นสายพันธุ์ที่ใกล้เคียงกันมาก (รูปที่ 1 และตารางที่ 3) เมื่อเปรียบเทียบลักษณะภายนอกของสายพันธุ์เห็ดหอมทั้งสอง จะเห็นได้ว่าเห็ดหอมทั้งสองสายพันธุ์มีลักษณะที่เหมือนกัน ไม่ว่าจะเป็นปริมาณผลผลิตที่ออกดอกอย่างสม่ำเสมอเมื่อเปิดดอกในถุงซีลล๊อค ขนาดของดอก และสีของดอกเห็ดที่เป็นสีน้ำตาลเหมือนกัน แต่มีเอนไซม์ซึ่งส่วนใหญ่จะเป็นเอนไซม์ที่มีความจำต่อเบส 4 เบส เช่น เอนไซม์ *Sau3AI* และ *TagI* และ *EcoRI* (มีความจำต่อเบส 6 เบส) ที่สามารถจำแนกความแตกต่างของรูปแบบแถบดีเอ็นเอของทั้งสองสายพันธุ์ออกจากกันได้ คาดว่าเกิดเนื่องจากการที่เส้นใยระยะที่ 1 ที่มีนิวเคลียสแบบแฮพลอยด์ (n) จากสายพันธุ์เดียวกันไม่สามารถเกิดการผสมกันเป็นเส้นใยระยะที่ 2 ได้เนื่องจากปัจจัยทางพันธุกรรมที่เรียกว่า Incompatibility Factor (ภาคผนวกที่ 1) จึงเป็นไปได้มากที่ เส้นใยระยะที่ 1 จะเกิดการผสมกับเส้นใยระยะที่ 1 จากเห็ดหอมสายพันธุ์ใกล้เคียงอื่นๆ แล้วเกษตรกรได้เลือกเฉพาะสายพันธุ์ที่ยังคงให้ลักษณะของดอกที่เหมือนกับสายพันธุ์ดั้งเดิม ซึ่งเป็นที่ต้องการของท้องตลาดไว้เป็นสายพันธุ์ที่ใช้เพาะเลี้ยง จึงทำให้เมื่อศึกษาจากลักษณะภายนอกแล้วจะไม่เห็นความแตกต่างกัน จากลักษณะภายนอกที่เหมือนกันนี้เองจึงเป็นไปได้ที่ดีเอ็นเอส่วนใหญ่ที่แสดงลักษณะสำคัญจะยังคงเป็นดีเอ็นเอชุดเดียวกัน เมื่อทำการตัดดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์ที่มีความจำต่อเบส 6 เบสซึ่งมีบริเวณจำเพาะน้อยกว่าเอนไซม์ที่มีความจำ 4 เบส ทำให้ได้รูปแบบของแถบดีเอ็นเอที่เหมือนกัน ซึ่งต่างจากการตัดดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์ที่มีความจำ 4 เบสที่มีบริเวณจำเพาะต่อการตัดมากกว่า จึงทำให้ได้แถบของดีเอ็นเอขนาดต่างๆกันมากกว่าเป็นผลให้สามารถสังเกตเห็น

ความแตกต่างของรูปแบบของแถบดีเอ็นเอได้นอกจากนี้ยังจะเห็นได้ว่าในทุกเอนไซม์ที่ใช้ในการทดลอง (ยกเว้น *Bam*HI ที่ไม่สามารถเห็นความแตกต่างของแถบดีเอ็นเอเลยไม่ว่าในสายพันธุ์ใด และ *Alu*I ที่ตัดดีเอ็นเอได้ขนาดเล็กมากจนไม่สามารถสังเกตแถบดีเอ็นเอได้) สามารถจำแนกเห็ดหอมสายพันธุ์ MU12 ออกจากสายพันธุ์อื่นๆได้อย่างชัดเจน ซึ่งเมื่อเปรียบเทียบลักษณะภายนอกกับเห็ดหอมสายพันธุ์ต่างๆแล้วก็จะพบว่าเห็ดหอมสายพันธุ์ MU12 นี้มีความแตกต่างจากสายพันธุ์อื่นอย่างชัดเจนเช่นกัน ดังนั้นจากลักษณะภายนอกที่ปรากฏแตกต่างกันจึงเป็นไปได้มากกว่าเป็นผลจากดีเอ็นเอที่ต่างกันด้วย

การศึกษาความแปรผันจาก RFLP ที่เป็นผลจากการไฮบริดซ์กับดีเอ็นเอติดตามที่เตรียมไว้ ทำโดยการย่อยดีเอ็นเอด้วยเอนไซม์รีstriction เอนไซม์กลุ่มเดียวกันกับที่ใช้ในการศึกษาความแตกต่างของแถบ ดีเอ็นเอ โดยใช้ดีเอ็นเอตัวอย่างปริมาณ 4 ไมโครกรัมต่อสายพันธุ์ (Anderson และคณะ, 1987.) แล้วแยกบนอะกาโรสเจลอิเล็กโตรโฟรีซิส ทำ Southern-blot transfer ไปยังแผ่นไนล่อนเมมเบรน ทำการไฮบริดซ์กับดีเอ็นเอติดตาม *50.1, *50.2 และ *21 (รูปที่ 26-35) สามารถจัดกลุ่มสายพันธุ์เห็ดหอมที่ใช้ในการทดลองได้ดังตารางที่ 8 คือ

1) ไม่สามารถจัดกลุ่มความแตกต่างของสายพันธุ์ได้

- ได้แก่
- 1.1) *Bam*HI/*50.1 (เอนไซม์ที่ใช้ในการย่อยดีเอ็นเอ/ตัวติดตามที่ใช้ไฮบริดซ์)
 - 1.2) *Pvu*II/*50.1
 - 1.3) *Pvu*II/*50.2
 - 1.4) *Eco*RI/*21

2) สามารถจัดกลุ่มความแตกต่างได้ 2 กลุ่ม

- ได้แก่
- 2.1) *Eco*RI/*50.1 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, MU4, HY และ MU5, MU12
 - 2.2) *Bam*HI/*50.2 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, MU12 และ MU4, MU5, HY
 - 2.3) *Sau*3AI/*50.2 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, MU4, MU5, HY และ MU12
 - 2.4) *Hae*III/*21 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, MU4, MU5, HY และ MU12

3) สามารถจัดกลุ่มความแตกต่างได้ 3 กลุ่ม

- ได้แก่
- 3.1) *Alu*I/*50.1 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, HY / MU4, MU5 และ MU12
 - 3.2) *Alu*I/*50.2 จัดกลุ่มได้เป็น MU2 / MU4, MU5, HY และ MU12
 - 3.3) *Hind*III/*50.1 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, MU4 / MU5, HY และ MU12
 - 3.4) *Hind*III/*50.2 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, MU4 / MU5, HY และ MU12
 - 3.5) *Eco*RI/*50.2 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, HY / MU4 และ MU5, MU12
 - 3.6) *Tag*I/*50.2 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, MU5, HY / MU4 และ MU12
 - 3.7) *Sau*3AI/*21 จัดกลุ่มได้เป็น MU2, MU5, HY / MU4 และ MU12

4) สามารถจัดกลุ่มความแตกต่างได้ 4 กลุ่ม

- ได้แก่
- 4.1) *Hae*II/*50.1 จัดกลุ่มได้เป็น MU2 / MU4 / MU5, HY และ MU12

- 4.2) *Sau3AI*/*50.1 จัดกลุ่มได้เป็น MU2 / MU4 / MU5,HY และ MU12
 4.3) *TagI*/*50.1 จัดกลุ่มได้เป็น MU2 / MU4,HY / MU5 และ MU12
 4.4) *HaeIII*/*50.2 จัดกลุ่มได้เป็น MU2 / MU4,MU5 / MU12 และ HY
 4.5) *PvuII*/*21 จัดกลุ่มได้เป็น MU2,MU5 / MU4 / MU12 และ HY

จากตารางที่ 8 ที่แสดงการจัดกลุ่มของเห็ดหอมสายพันธุ์ที่ใช้ในการทดลอง โดยใช้ความแตกต่างของขนาดแถบดีเอ็นเอที่เกิดสัญญาณการไฮบริดซ์กับตัวติดตามที่สร้างขึ้น สามารถสังเกตเห็นได้ว่าสัญญาณการไฮบริดส่วนใหญ่สามารถแยกเห็ดหอมสายพันธุ์ MU2 และ MU4 ออกจากกันได้ ในขณะที่การศึกษาแถบดีเอ็นเอจากการตัดด้วยเอนไซม์เพียงอย่างเดียวไม่สามารถแยกได้ คาดว่าเกิดจากตัวติดตามที่สร้างขึ้นมีความจำเพาะต่อดีเอ็นเอในสายพันธุ์ MU2 และ MU4 ต่างกันจึงทำให้สามารถพบความแตกต่างของแถบสัญญาณการไฮบริดซ์ระหว่างสายพันธุ์เห็ดทั้งสองได้ และเช่นกันกับการศึกษารูปแบบของแถบดีเอ็นเอจากการตัดด้วยเอนไซม์ การศึกษาด้วยเทคนิค RFLP นี้สามารถจำแนก สายพันธุ์ MU12 ออกจากเห็ดหอมสายพันธุ์อื่นๆ ได้อย่างชัดเจนในทุกๆ เอนไซม์และทุกๆ ตัวติดตามที่ทำการไฮบริดซ์ (ยกเว้นใน *EcoRI*/*50.1 ที่ให้รูปแบบของสัญญาณการไฮบริดซ์เหมือนกับสายพันธุ์ MU5) จึงยังทำให้สามารถยืนยันได้ว่าเห็ดหอมสายพันธุ์ MU12 ซึ่งเป็นสายพันธุ์พื้นเมืองของไทยเราเองนี้มีความแตกต่างจากสายพันธุ์ที่นำเข้ามาจากต่างประเทศทั้งทางด้านของพีโนไทป์และจีโนไทป์ ซึ่งจะเป็นประโยชน์อย่างมากในการสร้างสายพันธุ์ลูกผสมระหว่างสายพันธุ์นำเข้ามาจากต่างประเทศกับสายพันธุ์พื้นเมืองของไทย ให้ได้เห็ดหอมสายพันธุ์ใหม่ที่มีลักษณะและปริมาณผลผลิตที่ดี และสามารถเพาะเลี้ยงในที่ที่มีอุณหภูมิค่อนข้างสูงอย่างในประเทศไทยได้ โดยไม่ต้องกังวลเกี่ยวกับปัจจัยทางพันธุกรรม (Incompatibility Factor) ระหว่างสายพันธุ์ทั้งสอง

จากการศึกษา RFLP ที่ได้จากการไฮบริดซ์พบว่า รูปแบบของแถบดีเอ็นเอที่ได้จากเห็ดหอมสายพันธุ์ HY (ลูกผสม MU4 x MU12)(n+n) ที่ได้ส่วนใหญ่จะเป็นลักษณะผสมกันของแถบดีเอ็นเอทั้งจากสายพันธุ์ MU4 และ MU12 นอกจากรูปแบบของแถบดีเอ็นเอที่เป็นแบบผสมแล้วลักษณะภายนอกที่ปรากฏก็ยังมีลักษณะผสมด้วยเช่นกัน คือ ให้ผลผลิต ขนาดของดอก และลักษณะดอกสวย เหมือนในสายพันธุ์ MU4 แต่เส้นใยมีลักษณะหนาร้อนเหมือนในสายพันธุ์ MU12 (ตารางที่ 3 และรูปที่ 1) ซึ่งสอดคล้องกับการวิจัยของ Royse และ May (1987) ที่พบว่ารูปแบบของแถบของ multilocus enzyme ของสายพันธุ์ลูกผสมในเห็ดหอม จะมีความแตกต่างจากรูปแบบของแถบเอนไซม์ในพ่อ-แม่ เพราะรูปแบบของแถบนี้เกิดจากการผสมกันของแถบทั้งในพ่อและแม่ ดังนั้นจากพีโนไทป์ที่แสดงออกว่าผสมกันนี้จึงเป็นไปได้ว่าเกิดจากจีโนไทป์ที่เกิดจากการผสมกันของพ่อ-แม่ด้วยเช่นกัน นอกจากนี้ยังเป็นที่น่าสนใจว่ารูปแบบของแถบสัญญาณการไฮบริดซ์ที่เกิดขึ้นของสายพันธุ์ลูกผสม HY ถึงแม้จะเป็นในลักษณะของการผสมกันของสายพันธุ์พ่อ-แม่ แต่ผลการไฮบริดซ์ของเอนไซม์และตัวติดตามหลายๆ คู่ เช่น *EcoRI*/*50.1, *HaeIII*/*21 และ *TagI*/*50.1 ได้ให้รูปแบบของสายพันธุ์ลูกผสมเหมือนกับสายพันธุ์ MU4 ในขณะที่ไม่มีสัญญาณ

การไฮบริดไคเลอที่ให้สัญญาณของแถบดีเอ็นเอจากสายพันธุ์ลูกผสมเหมือนกับสายพันธุ์ MU12 ซึ่งเป็นไปได้ว่าจากการที่ลูกผสมมีลักษณะภายนอกส่วนใหญ่เหมือนกับสายพันธุ์ MU4(รูปที่ 1) นั้น ดีเอ็นเอ ส่วนใหญ่ของสายพันธุ์ลูกผสมจะมีความคล้ายคลึงกับดีเอ็นเอของสายพันธุ์ MU4 มากกว่าสายพันธุ์ MU12

ถึงแม้ว่าการวิจัยนี้จะสามารถเตรียมดีเอ็นเอติดตามที่ให้ความแตกต่างของสายพันธุ์เห็ดหอมที่ใช้ในการทดลองได้ แต่เนื่องจากสายพันธุ์ของเห็ดหอมที่ใช้ในการทดลองมีเป็นจำนวนน้อย คือ สายพันธุ์ พ่อ-แม่เพียง 4 สายพันธุ์ และสายพันธุ์ลูกผสมเพียง 1 สายพันธุ์ จึงยังไม่เพียงพอที่จะใช้บ่งบอกความแปรผันของสายพันธุ์เห็ดหอมได้อย่างมีนัยสำคัญ จึงควรมีการทดลองศึกษาต่อไปโดยเพิ่มจำนวนของตัวอย่างของสายพันธุ์พ่อ-แม่ และสายพันธุ์ลูกผสมให้มากขึ้น ทั้งยังควรปรับปรุงการเตรียมดีเอ็นเอติดตาม ให้มีความไวต่อการไฮบริดซ์เพิ่มขึ้น เช่น เปลี่ยนการติดฉลากเป็นการติดฉลากด้วยสารรังสี และใช้วิธี Nick translation แทนการใช้วิธี Random primed labelling ซึ่งวิธี Random primed labelling นี้มีข้อจำกัดอยู่ที่ความจำเพาะกันของเบสของไพรเมอร์กับเบสของสายดีเอ็นเอตั้งต้น (template) รวมทั้งจำนวนของเบสอะดีนีน (Adenine 'A') ที่อยู่บนสายดีเอ็นเอตั้งต้นอีกด้วย คือ ถ้าเบสของไพรเมอร์และเบสของดีเอ็นเอตั้งต้นมีความจำเพาะกันน้อย จะทำให้การเข้าจับของไพรเมอร์เกิดขึ้นน้อยเป็นผลให้ได้ผลผลิตของดีเอ็นเอติดตามน้อยด้วย ส่วนถ้าจำนวนเบสอะดีนีนบนสายดีเอ็นเอตั้งต้นมีน้อย ก็จะทำให้การติดฉลากเกิดขึ้นน้อยสัญญาณการไฮบริดซ์ที่เกิดขึ้นจะไม่ชัดเจน (Vincent และคณะ, 1986, Anderson และคณะ, 1987, Castle และคณะ, 1987 และ Kimura และคณะ, 1990) ดังนั้นเมื่อเพิ่มจำนวนสิ่งทดลองและเพิ่มความไวของดีเอ็นเอติดตามแล้ว จะทำให้การวิเคราะห์ความแปรผันของสายพันธุ์เห็ดหอมมีประสิทธิภาพมากยิ่งขึ้น

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

สรุปผลการทดลอง

1. สามารถเตรียมชิ้นดีเอ็นเอติดตาม เพื่อใช้ในการวิเคราะห์ความแปรผันของเห็ดหอมสายพันธุ์ที่ใช้ทดลองทั้งในประเทศและต่างประเทศได้ 3 ชิ้น คือ ดีเอ็นเอติดตามที่สร้างจากชิ้นดีเอ็นเอ insert จากโคลน #50 (คือ *50.1 และ *50.2) และ #21 (คือ *21) โดยได้จากการโคลนส่วน repetitive sequences ของดีเอ็นเอจากเห็ดหอมสายพันธุ์ MU12 ชิ้นดีเอ็นเอ insert ที่ได้มีขนาด 5.0, 2.0 และ 0.9 กิโลเบสตามลำดับ
2. จากผลการวิเคราะห์เบื้องต้น พบว่าสามารถจัดกลุ่มเห็ดหอมสายพันธุ์พ่อแม่ออกจากกันได้ โดยในการศึกษารูปแบบของแถบดีเอ็นเอใช้การย่อยด้วยเอนไซม์ *EcoRI*, *Sau3AI* และ *TagI* ส่วนในการศึกษาจาก RFLP ของการเกิดสัญญาณการไฮบริดซ์กับดีเอ็นเอติดตามที่สร้างสามารถจัดกลุ่มเห็ดหอมสายพันธุ์พ่อแม่ออกจากกันได้ โดยใช้เอนไซม์กับดีเอ็นเอติดตามดังนี้ คือ *HaeIII*/*50.1, *Sau3AI*/*50.1, และ *TagI*/*50.1
3. เมื่อศึกษารูปแบบของแถบดีเอ็นเอที่เกิดสัญญาณการไฮบริดซ์ของเห็ดหอมสายพันธุ์ลูกผสม (HY) พบว่ารูปแบบของแถบดีเอ็นเอส่วนใหญ่จะเกิดจากการผสมกันระหว่างแถบดีเอ็นเอของทั้งสายพันธุ์พ่อและแม่ โดยสายพันธุ์ลูกผสม MU4 x MU12 ที่ได้มีลักษณะของแถบสัญญาณการไฮบริดซ์คล้ายคลึงกับสายพันธุ์ MU4 มากกว่า MU12 และจากการศึกษาลักษณะภายนอกที่ปรากฏของสายพันธุ์ลูกผสมก็มีความคล้ายคลึงกับสายพันธุ์ MU4 มากกว่า MU12 ด้วยเช่นกัน

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย