

ผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ต่อสรีรวิทยา เมแทบอลิซึมของคาร์โบไฮเดรต
และปริมาณแอนโทไซยานินในใบข้าวเหนียวดำภายใต้สภาวะแล้ง

**Effects of Abscisic Acid and Hydrogen Peroxide on Physiology, Carbohydrate Metabolism
and Anthocyanin Content in Leaves of Purple Glutinous Rice under Drought Stress**

ปาริชาติ ศิลาเลิศ (Parichart Silalert)* ดร.วัฒนา พัฒนากุล (Dr.Wattana Pattanagul)**

บทคัดย่อ

ศึกษาผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ต่อสรีรวิทยา เมแทบอลิซึมของคาร์โบไฮเดรต และปริมาณแอนโทไซยานินในใบข้าวเหนียวดำพันธุ์ GS. No. 00621 โดยปลูกข้าวเหนียวดำจนอายุ 21 วัน แบ่งเป็น 5 กลุ่มคือกลุ่มควบคุม ซึ่งพ่นทางใบด้วยน้ำกลั่นแล้วรดน้ำตามปกติ, กลุ่มสภาวะแล้ง ซึ่งพ่นทางใบด้วยน้ำกลั่นแล้วงดให้น้ำ, กลุ่มที่พ่นทางใบด้วย ABA ความเข้มข้น 20 mg/l แล้วงดให้น้ำ, กลุ่มที่พ่นทางใบด้วย H₂O₂ ความเข้มข้น 1 mM แล้วงดให้น้ำ และกลุ่มที่พ่นทางใบด้วย ABA ความเข้มข้น 20 mg/l ร่วมกับ H₂O₂ ความเข้มข้น 1 mM แล้วงดให้น้ำ โดยงดให้น้ำเป็นเวลา 7 วัน ผลการศึกษาพบว่า สภาวะแล้งทำให้การเจริญเติบโตของข้าวเหนียวดำลดลง เช่นเดียวกับปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบและปริมาณคลอโรฟิลล์ แต่ส่งผลให้มีปริมาณแอนโทไซยานินเพิ่มขึ้น การพ่นทางใบด้วย H₂O₂ ส่งผลให้ข้าวเหนียวดำมีปริมาณคลอโรฟิลล์เอ คลอโรฟิลล์บี และคลอโรฟิลล์รวมเพิ่มขึ้น เช่นเดียวกับปริมาณแอนโทไซยานินและปริมาณแป้งในใบ ในขณะที่การพ่นทางใบด้วย ABA เพียงอย่างเดียวไม่มีผลต่อปริมาณแอนโทไซยานินในใบ

ABSTRACT

The objective of this study was to determine the effects of ABA and H₂O₂ on physiology, carbohydrate metabolism and anthocyanin content in leaves of purple glutinous rice cv. GS. No. 00621. Rice seedlings were grown for 21 days and separated into 5 groups including control, drought, ABA, H₂O₂ and ABA+H₂O₂. Control and drought groups were foliar-sprayed with distilled water while ABA, H₂O₂ and ABA+H₂O₂ were foliar-sprayed with 20 mg/l ABA, 1 mM H₂O₂ and 20 mg/l ABA with 1 mM H₂O₂ respectively. Control group was watered daily while the others were subjected to drought stress by withholding water for 7 days. Drought stress reduced growth of purple glutinous rice as well as relative water content and chlorophyll-a content but increasing in anthocyanin content. Foliar sprayed with H₂O₂ enhanced chlorophyll-a, chlorophyll-b and total chlorophyll content as well as anthocyanin content and starch content in the leaves. Nevertheless, foliar sprayed with ABA had no effect on anthocyanin content in leaves.

คำสำคัญ: กรดแอบไซซิก ไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ แอนโทไซยานิน

Keywords: Abscisic acid, Hydrogen peroxide, Anthocyanin

* นักศึกษา หลักสูตรวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชาชีววิทยา ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น

** รองศาสตราจารย์ ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น

บทนำ

ข้าวเหนียวดำ (purple glutinous rice) หรือเรียกตามภาษาพื้นเมืองของทางเหนือและตะวันออกเฉียงเหนือว่า ข้าวดำ คือ ข้าวเหนียวที่มีเมล็ดสีม่วงดำจนถึงแดงดำ เป็นข้าวพันธุ์พื้นเมืองที่ปลูกทั่วไปทุกภูมิภาคของประเทศ ส่วนใหญ่นิยมนำข้าวเหนียวดำมาบริโภคในรูปของอาหารหวาน เช่น ข้าวหลาม ข้าวเหนียวสังขยา หรือในรูปของอาหารเพื่อสุขภาพ เช่น ัญญาหารข้าวเหนียวดำอบกรอบ เครื่องดื่มัญญาหารสำเร็จรูป เป็นต้น ปัจจุบันประชาชนหันมานิยมบริโภคอาหารเพื่อสุขภาพเพิ่มมากขึ้น การนำข้าวเหนียวดำมาพัฒนาให้เป็นหนึ่งในอาหารเพื่อสุขภาพ หรือเป็นส่วนประกอบในผลิตภัณฑ์บำรุงสุขภาพ ยา เครื่องสำอาง และเวชภัณฑ์ต่างๆ จะช่วยเพิ่มมูลค่าให้กับข้าวเหนียวดำได้อีกทางหนึ่ง ในข้าวเหนียวดำมีสารแกมมา-โอไรซานอล (gamma oryzanol) ซึ่งมีคุณสมบัติในการต้านการเกิดปฏิกิริยาออกซิเดชัน รวมถึงลดการดูดซึมคอเลสเตอรอล นอกจากนี้ในข้าวเหนียวดำยังมีสารสีที่สำคัญคือ แอนโทไซยานิน (anthocyanin) ซึ่งเป็นสารสีที่พบในพืชผักผลไม้หลายชนิด ในปัจจุบันพบว่าสารสีชนิดนี้เป็นสารต้านอนุมูลอิสระที่สำคัญ โดยการทำให้อนุมูลอิสระที่สามารถสร้างความเสียหายให้แก่เซลล์และเนื้อเยื่อต่างๆ ของร่างกายอยู่ในสภาพที่เป็นกลาง ช่วยการหมุนเวียนของกระแสโลหิต ชะลอการเสื่อมของเซลล์ร่างกาย มีรายงานว่า สารแอนโทไซยานินสามารถลดการเกิดโรคหลอดเลือดหัวใจได้ (Mazza, 2007) นอกจากนี้ยังพบว่า การได้รับสารแอนโทไซยานินในปริมาณสูง อาจจะสามารถลดโอกาสในการเกิดโรคหัวใจขาดเลือดได้ในหญิงวัยกลางคน (Cassidy et al., 2013)

การสะสมแอนโทไซยานินในข้าวจะแตกต่างกันขึ้นอยู่กับชนิดและสายพันธุ์ นอกจากนี้ยังขึ้นอยู่กับสภาพแวดล้อมที่เป็นตัวแปรสำคัญในการกำหนดปริมาณการสร้างและสะสมแอนโทไซยานิน ซึ่งแอนโทไซยานินในข้าวมีบทบาทสำคัญคือ ช่วยเสริมความทนทานต่อสภาวะที่ไม่เหมาะสมได้ดียิ่งขึ้น หน้าที่สำคัญอย่างหนึ่งของแอนโทไซยานินที่สะสมในใบคือ

การป้องกันอันตรายจากสภาวะที่มีความเข้มของแสงที่สูงเกินไป (photoinhibition) ซึ่งพบว่าพืชจะมีการสะสมแอนโทไซยานินในปริมาณที่สูงขึ้นเมื่อได้รับแสงที่มีความเข้มสูง หรือรังสีอัลตราไวโอเล็ต นอกจากนี้ยังเชื่อว่าแอนโทไซยานินในใบอาจทำหน้าที่ในการกำจัดสารอนุมูลอิสระ ที่พืชสร้างขึ้นเมื่อพืชอยู่ในสภาวะเครียด จากหลักฐานต่างๆ ที่กล่าวมาทำให้เชื่อว่าการสะสมแอนโทไซยานินเป็นกลไกหนึ่งในการป้องกันตัวเองของพืชจากสภาวะแวดล้อมที่ไม่เหมาะสม (Steyn et al., 2002)

สภาวะแล้ง (drought stress) ส่งผลกระทบต่อกระบวนการทางสรีรวิทยาภายในพืชหลายประการ เช่น ปริมาณน้ำในเซลล์ที่ลดลง ทำให้พืชไม่สามารถรักษาแรงดันเต่งของเซลล์ ส่งผลให้การเจริญเติบโตหยุดชะงักลง การปิดปากใบ เพื่อลดการสูญเสียน้ำภายในเซลล์ การเปลี่ยนแปลงทางสัณฐานวิทยา โดยการม้วนของใบ หรือลดจำนวนใบ เพื่อลดอัตราการคายน้ำ นอกจากนี้ยังพบว่าพืชบางชนิดมีความสามารถในการสร้างและสะสมตัวถูกละลายที่ไม่เป็นพิษต่อเซลล์ เช่น โพรลีน น้ำตาล น้ำตาลแอลกอฮอล์ โกลซีน บิเทน เป็นต้น การสะสมตัวถูกละลายเหล่านี้ส่งผลให้พืชสามารถรักษาศักย์ของน้ำในเซลล์ให้ต่ำกว่าศักย์ของน้ำภายนอกเซลล์ ทำให้น้ำสามารถเคลื่อนที่เข้าสู่เซลล์ได้อย่างต่อเนื่อง นอกจากนี้ฮอร์โมนที่เกี่ยวข้องกับสภาวะแล้งของพืช คือ กรดแอบซิกซิกซึ่งจะเพิ่มสูงขึ้นภายในระยะเวลาไม่นานหลังจากที่พืชเริ่มอยู่ในสภาวะแล้ง ผลที่เห็นได้เด่นชัดของกรดแอบซิกซิกคือ กระตุ้นการปิดปากใบ นอกจากนี้ยังพบว่า กรดแอบซิกซิกมีผลต่อการแสดงออกของยีนหลายตัว ที่ทำให้พืชสามารถปรับตัวอยู่ในสภาวะที่ไม่เหมาะสมต่อไปได้ระยะหนึ่ง (Chandler and Robertson, 1994) ซึ่งกรดแอบซิกซิกมีผลในการกระตุ้นให้มีการสะสมตัวถูกละลายบางชนิด เช่น โพรลีน น้ำตาลแอลกอฮอล์ หรือน้ำตาลในปริมาณที่สูงขึ้น เพื่อรักษาสมดุลของน้ำในเซลล์ นอกจากนี้ยังมีรายงานว่า กรดแอบซิกซิกมีบทบาทสำคัญในการชักนำให้มีการสะสมแอนโทไซยา

นินในใบข้าวเพิ่มขึ้น โดยพบว่าไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์มีส่วนเกี่ยวข้องกับการสะสมแอนโทไซยานินในใบพืช (Hung et al., 2008)

เมื่อพืชอยู่ในสภาวะแล้งส่งผลให้อัตราการสังเคราะห์ด้วยแสงลดลง เกิดสารประกอบออกซิเจนที่ไวต่อปฏิกิริยา (reactive oxygen species; ROS) ซึ่งสารดังกล่าวมีคุณสมบัติเป็นตัวออกซิไดซ์อย่างรุนแรงที่สามารถทำลายโมเลกุลของสารต่าง ๆ เช่น ดีเอ็นเอ โปรตีน เยื่อหุ้มเซลล์ รวมทั้งโครงสร้างของเซลล์พืช ซึ่งพบว่าไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ที่เกิดขึ้นในระหว่างกระบวนการของการเกิด ROS มีบทบาทสำคัญในการเป็นโมเลกุลสัญญาณภายใต้สภาวะเครียดต่างๆ ในพืช มีรายงานว่าไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ช่วยให้อัตราการสะสมแอนโทไซยานินเพิ่มสูงขึ้น (Hung et al., 2008) อาจทำให้พืชทนต่อสภาวะแล้งได้ดีขึ้น

วัตถุประสงค์การวิจัย

ศึกษาผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ต่อสรีรวิทยา เมแทบอลิซึมของคาร์โบไฮเดรต และปริมาณแอนโทไซยานินในใบข้าวเหนียวดำภายใต้สภาวะแล้ง

วิธีการวิจัย

ตัวอย่างพืชและการปลูก

นำเมล็ดข้าวเหนียวดำพันธุ์ GS. No. 00621 โดยได้รับความอนุเคราะห์จาก ผศ.ดร.ปรเมศ บรรเทิง ภาควิชาพืชศาสตร์และทรัพยากรการเกษตร สาขาพืชไร่ คณะเกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น คัดเลือกเมล็ดที่สมบูรณ์ ล้างให้สะอาดแล้วนำเมล็ดมาแช่ลงในน้ำกลั่นที่ปราศจากอ็อกซิเจน เป็นเวลา 48 ชั่วโมง เพาะเมล็ดในจานเพาะเชื้อ โดยใช้กระดาษกรองรองภาชนะ ปรมน้ำให้ชุ่มเป็นเวลา 4 วัน เมื่อเมล็ดมีรากเกิดขึ้น ข้ายไปปลูกในกระถางพลาสติกบรรจุดิน นำไปวางในเรือนเพาะชำที่มีแสงตามธรรมชาติ รดน้ำกระถางละ 500 มิลลิลิตร เมื่อต้นกล้ามีอายุครบ 21 วัน แบ่งออกเป็น 5 กลุ่ม กลุ่มละ 4 กระถาง กระถางละ 10 ต้น คือ

กลุ่มควบคุม ซึ่งพ่นทางใบด้วยน้ำกลั่นแล้วรดน้ำตามปกติ, กลุ่มสภาวะแล้ง ซึ่งพ่นทางใบด้วยน้ำกลั่นแล้วรดให้น้ำ, กลุ่มที่พ่นทางใบด้วย ABA ความเข้มข้น 20 mg/l แล้วรดให้น้ำ, กลุ่มที่พ่นทางใบด้วย H₂O₂ ความเข้มข้น 1 mM แล้วรดให้น้ำ และกลุ่มที่พ่นทางใบด้วย ABA ความเข้มข้น 20 mg/l ร่วมกับ H₂O₂ ความเข้มข้น 1 mM แล้วรดให้น้ำเป็นเวลา 7 วัน

ลักษณะทางสรีรวิทยาบางประการของพืช

สุ่มตัวอย่างพืชจำนวน 4 ต้น จากแต่ละกลุ่มทดลอง สังเกตบริเวณราก วัดความยาวของลำต้นและราก จากนั้นนำไปชั่งน้ำหนักสดของลำต้นและราก แล้วนำไปอบให้แห้งที่อุณหภูมิ 80 °C เป็นเวลา 72 ชั่วโมง นำมาชั่งน้ำหนักแห้งของลำต้นและราก

หาปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบ โดยสุ่มใบที่สามที่ขยายเต็มที่ ตัดใบพืชสดให้มีขนาดประมาณ 0.5×0.5 ตารางเซนติเมตร จำนวน 1 ชิ้น บันทึกน้ำหนักสดนำไปแช่ในน้ำกลั่นที่ปราศจากอ็อกซิเจน เป็นเวลา 12 ชั่วโมง ซับให้แห้ง นำไปชั่งน้ำหนักที่มีน้ำอ้อมตัว จากนั้นนำไปอบให้แห้งที่อุณหภูมิ 80 °C เป็นเวลา 72 ชั่วโมง บันทึกน้ำหนักแห้ง คำนวณหาปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบตามวิธีของ Turner (1981)

หาร้อยละการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ โดยใช้ตัวอย่างใบพืชใบเดียวกับการหาปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบ นำตัวอย่างใบพืชสดประมาณ 20 มิลลิกรัม ตัดเป็นชิ้นขนาดเล็กใส่ในหลอดทดลอง เติมน้ำกลั่นปราศจากอ็อกซิเจน ปริมาตร 10 มิลลิลิตร ตั้งทิ้งไว้ในที่มืดเป็นเวลา 24 ชั่วโมง นำมาวัดค่าการนำไฟฟ้าด้วยเครื่อง electrical conductivity meter จะได้อ่านค่า EC₁ จากนั้นนำหลอดทดลองไปต้มในเครื่องอุ่นสารด้วยความร้อนแห้ง เป็นเวลา 20 นาที ทิ้งไว้ให้เย็น นำมาวัดค่าการนำไฟฟ้าอีกครั้ง จะได้อ่านค่า EC₂ นำค่าทั้งสองมาคำนวณ หาร้อยละการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ตามวิธีของ Baninasab and Ghobadi (2011)

หาปริมาณคลอโรฟิลล์ในใบ โดยสุ่มใบที่สามที่ขยายเต็มที่ นำตัวอย่างใบพืชสดประมาณ 30 มิลลิกรัม ใส่ใน หลอดทดลองที่มีฝาปิด เติม 80% acetone

ปริมาตร 5 มิลลิลิตร เก็บในที่มืดที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 48 ชั่วโมง นำสารละลายที่สกัดได้มาวัดค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 645 และ 663 นาโนเมตร คำนวณหาปริมาณคลอโรฟิลล์ตามวิธีของ Arnon (1949)

วิเคราะห์ปริมาณแอนโทไซยานินในใบพืช

นำตัวอย่างใบพืชสดประมาณ 30 มิลลิกรัม ใส่ในหลอดทดลองที่มีฝาปิด เติม acidified methanol ปริมาตร 5 มิลลิลิตร เก็บในที่มืดที่อุณหภูมิห้อง เป็นเวลา 48 ชั่วโมง นำสารละลายที่สกัดได้มาวัดค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 535 นาโนเมตร คำนวณหาปริมาณแอนโทไซยานินตามวิธีของ Abdel-Aal and Hucl (1999)

วิเคราะห์ปริมาณคาร์โบไฮเดรตในใบพืช

นำตัวอย่างใบพืชสดประมาณ 50 มิลลิกรัม ใส่ในหลอดทดลอง เติม ethanol ความเข้มข้น 80% ปริมาตร 3 มิลลิลิตร นำไปต้มในน้ำเดือดเป็นเวลา 1 นาที จากนั้นนำไปแช่ในอ่างน้ำอุ่นที่อุณหภูมิ 65 °C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง เพื่อสกัดน้ำตาลออกจากใบพืช เก็บสารละลายใส่ในหลอดใหม่ สกัดซ้ำ 3 ครั้ง จนได้สารละลายครบ 9 มิลลิลิตร นำสารละลายที่สกัดได้ไปหาปริมาณน้ำตาล ส่วนใบพืชที่สกัดน้ำตาลออกหมดแล้วนำไปหาปริมาณแป้ง

หาปริมาณน้ำตาลรวม ด้วยวิธี phenol-sulfuric นำสารละลายที่สกัดจากใบพืช ปริมาตร 100 ไมโครลิตร ใส่ในหลอดทดลอง เติม phenol ความเข้มข้น 5% ปริมาตร 500 ไมโครลิตร และเติม sulfuric acid ความเข้มข้น ปริมาตร 1 มิลลิลิตร ตั้งทิ้งไว้เป็นเวลา 10 นาที เขย่าให้เข้ากันแล้วตั้งทิ้งไว้อีก 30 นาที นำมาวัดค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 490 นาโนเมตร คำนวณหาปริมาณน้ำตาลรวม โดยเทียบกับสารละลายกลูโคสมาตรฐาน (Dubois et al., 1956) จากนั้นหาปริมาณน้ำตาลซูโครส ด้วยวิธี resorcinol-HCl โดยนำสารละลายที่สกัดจากใบพืช ปริมาตร 500 ไมโครลิตร ใส่ในหลอดทดลอง เติม NaOH ความเข้มข้น 0.2 N ปริมาตร 100 ไมโครลิตร

นำไปต้มในเครื่องอุ่นสารด้วยความร้อนแห้งที่อุณหภูมิ 100 °C เป็นเวลา 10 นาที เพื่อให้ฟรุกโตสเกิดการสลายตัว จากนั้นเติม resorcinol ความเข้มข้น 1% ปริมาตร 250 ไมโครลิตร และเติม HCl ความเข้มข้น 30% ปริมาตร 750 ไมโครลิตร นำไปแช่ในอ่างน้ำอุ่นที่อุณหภูมิ 80 °C เป็นเวลา 10 นาที นำมาวัดค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 520 นาโนเมตร หาปริมาณน้ำตาลซูโครส โดยเทียบกับสารละลายน้ำตาลซูโครสมาตรฐาน (Robbins and Pharr, 1987) จากนั้นหาปริมาณน้ำตาลกลูโคสโดยใช้เอนไซม์ hexokinase และ glucose-6-phosphate dehydrogenase โดยนำสารละลายที่สกัดได้ 100 ไมโครลิตร ใส่ในหลอดทดลอง เติม glucose assay mixture ปริมาตร 1 มิลลิลิตร เขย่าเป็นเวลา 30 นาที นำมาวัดค่าการดูดกลืนแสงด้วยเครื่อง spectrophotometer ที่ความยาวคลื่น 390 นาโนเมตร คำนวณหาปริมาณน้ำตาลกลูโคส โดยเทียบกับสารละลายกลูโคสมาตรฐาน (Madore, 1990) จากนั้นนำตัวอย่างใบพืชที่สกัดน้ำตาลออกหมดแล้ว มาหาปริมาณแป้ง โดยเติม KOH ความเข้มข้น 2 N ปริมาตร 400 ไมโครลิตร ลงในตัวอย่างใบพืช นำไปแช่ในอ่างน้ำอุ่นที่อุณหภูมิ 90 °C เป็นเวลา 1 ชั่วโมง จากนั้นปรับ pH โดยเติม acetic acid ความเข้มข้น 10% ปริมาตร 600 ไมโครลิตร จากนั้นย่อยแป้งโดยเติมเอนไซม์ amyloglucosidase ปริมาตร 1 มิลลิลิตร นำไปแช่ในอ่างน้ำอุ่นที่อุณหภูมิ 45 °C เขย่าทิ้งไว้เป็นเวลา 12 ชั่วโมง ดูดตัวอย่างที่ย่อยแล้ว ปริมาตร 20 ไมโครลิตร ใส่หลอดทดลอง จากนั้นทำการหาปริมาณน้ำตาลกลูโคสที่เกิดขึ้นจากการย่อยแป้งตามวิธีของ Madore (1990)

ผลการวิจัย

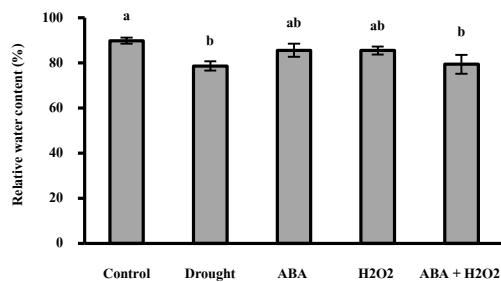
ผลของกรดแอมซิจิกและไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ต่อการเจริญเติบโตของต้นกล้าข้าวเหนียวดำ

สภาวะแล้งส่งผลให้การเจริญเติบโตของต้นกล้าข้าวเหนียวดำลดลง โดยพบว่าทั้งความยาวของลำต้นและราก น้ำหนักสดและน้ำหนักแห้งของลำต้นและ

รากมีค่าลดลง เมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม ในขณะที่การพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิก, ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ และกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ ส่งผลให้ข้าวเหนียวดำมีการเจริญเติบโตเพิ่มขึ้นเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้ง (ตารางที่ 1)

ผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ต่อปริมาณน้ำสัมพัทธ์และร้อยละการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ในใบ

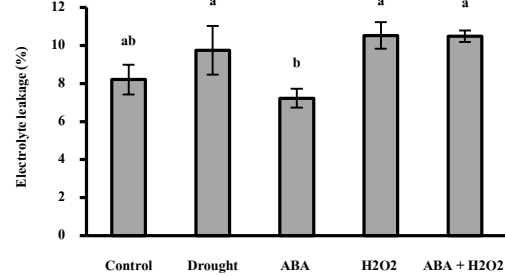
เมื่อข้าวเหนียวดำอยู่ในสภาวะแล้ง พบว่าจะมีปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม ($P < 0.05$) และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับการพ่นสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิกส่งผลให้มีปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบไม่แตกต่างจากกลุ่มสภาวะแล้ง เช่นเดียวกับการพ่นทางใบด้วยไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ และการพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ (ภาพที่ 1)



ภาพที่ 1 ผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ต่อปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบข้าวเหนียวดำภายใต้สภาวะแล้ง ($n = 4 \pm SE$) Different letter mean significant differences at $P < 0.05$

จากการวิเคราะห์ค่าร้อยละการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ ซึ่งเป็นค่าที่บ่งบอกถึงสภาพความเสียหายของเยื่อหุ้มเซลล์พืช พบว่า ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีค่าร้อยละการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ภายในใบเพิ่มขึ้นเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมแต่ไม่แตกต่างกันทางสถิติ และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับการพ่นสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิกส่งผลให้มีค่าร้อยละการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับ

กลุ่มสภาวะแล้ง ($P < 0.05$) ในขณะที่การพ่นทางใบด้วยไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ และการพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ พบว่ามีค่าร้อยละการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ไม่แตกต่างจากกลุ่มสภาวะแล้ง (ภาพที่ 2)



ภาพที่ 2 ผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ต่อร้อยละการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ในใบข้าวเหนียวดำภายใต้สภาวะแล้ง ($n = 4 \pm SE$) Different letter mean significant differences at $P < 0.05$

ผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ต่อปริมาณคลอโรฟิลล์ในใบ

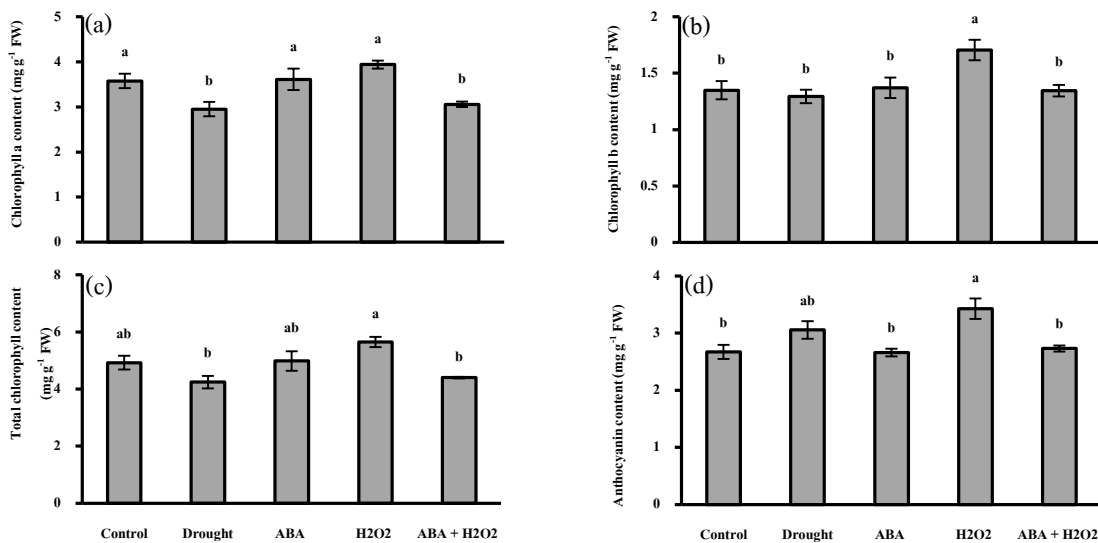
เมื่อข้าวเหนียวดำอยู่ในสภาวะแล้ง จะมีปริมาณคลอโรฟิลล์ลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม ($P < 0.05$) และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับการพ่นสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิก และการพ่นทางใบด้วยไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ จะมีปริมาณคลอโรฟิลล์เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้ง ($P < 0.05$) ในขณะที่การพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ มีปริมาณคลอโรฟิลล์ไม่แตกต่างจากกลุ่มสภาวะแล้ง (ภาพที่ 3a)

ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้ง จะมีปริมาณคลอโรฟิลล์บีไม่แตกต่างจากกลุ่มควบคุม และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับการพ่นสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพ่นทางใบด้วยไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ ส่งผลให้มีปริมาณคลอโรฟิลล์บีเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้ง ($P < 0.05$) ในขณะที่การพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิก และการพ่นทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์จะมีปริมาณคลอโรฟิลล์บีไม่แตกต่างจากกลุ่มสภาวะแล้ง (ภาพที่ 3b)

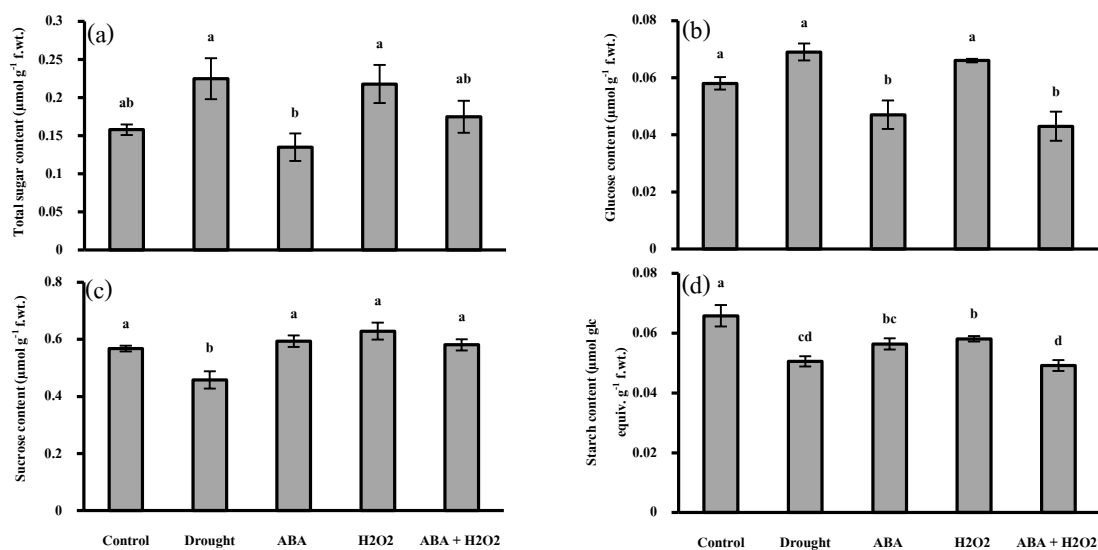
ตารางที่ 1 ผลของกรดแอบซิกซิกและไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ต่อการเจริญเติบโตของข้าวเหนียวดำภายใต้สภาวะแล้ง

กลุ่มทดลอง	น้ำหนักสดลำต้น (mg plant ⁻¹)	น้ำหนักแห้งลำต้น (mg plant ⁻¹)	น้ำหนักสดราก (mg plant ⁻¹)	น้ำหนักแห้งราก (mg plant ⁻¹)	ความยาวลำต้น (cm)	ความยาวราก (cm)
Control	862.50 ± 23.93 ^a	255.00 ± 15.54 ^a	130.00 ± 7.07 ^a	42.50 ± 2.50 ^a	68.67 ± 1.25 ^a	21.00 ± 1.83 ^a
Drought	462.50 ± 37.27 ^c	127.50 ± 8.53 ^c	32.50 ± 2.50 ^c	17.50 ± 4.78 ^b	53.50 ± 3.10 ^b	11.17 ± 0.56 ^c
ABA	640.00 ± 12.91 ^b	205.00 ± 6.45 ^b	60.00 ± 4.08 ^b	20.00 ± 4.08 ^b	59.35 ± 2.16 ^b	14.57 ± 1.06 ^{bc}
H ₂ O ₂	587.50 ± 17.01 ^b	185.00 ± 6.45 ^b	77.50 ± 7.50 ^b	25.00 ± 2.88 ^b	58.90 ± 2.42 ^b	12.20 ± 1.20 ^{bc}
ABA + H ₂ O ₂	560.00 ± 57.73 ^{bc}	180.00 ± 9.12 ^b	65.00 ± 6.45 ^b	20.00 ± 4.08 ^b	53.97 ± 5.01 ^b	15.52 ± 0.48 ^b

Mean ± SE (n=4) The Duncan's multiple range test at P<0.05 level of significance. Different letter mean significant differences at P<0.05



ภาพที่ 3 ผลของกรดแอบซิกซิกและไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ต่อ (a) ปริมาณคลอโรฟิลล์เอ, (b) ปริมาณคลอโรฟิลล์บี, (c) ปริมาณคลอโรฟิลล์รวม และ (d) ปริมาณแอนโทไซยานินในใบข้าวเหนียวดำภายใต้สภาวะแล้ง (n=4 ± SE) Different letter mean significant differences at P<0.05



ภาพที่ 4 ผลของกรดแอบซิกซิกและไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ต่อ (a) ปริมาณน้ำตาลรวม, (b) ปริมาณน้ำตาลกลูโคส, (c) ปริมาณน้ำตาลซูโครส และ (d) ปริมาณแป้งในใบข้าวเหนียวดำภายใต้สภาวะแล้ง (n=4 ± SE) Different letter mean significant differences at P<0.05

ในส่วนของปริมาณคลอโรฟิลล์รวม พบว่า ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีปริมาณคลอโรฟิลล์รวมลดลงเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมแต่ไม่แตกต่างกันทางสถิติ และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิก และการพันทางใบด้วยไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ส่งผลให้มีปริมาณคลอโรฟิลล์รวมเพิ่มขึ้นเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้งแต่ไม่แตกต่างกันทางสถิติ เช่นเดียวกับการพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ที่ให้ผลไม่แตกต่างจากกลุ่มสภาวะแล้ง (ภาพที่ 3c)

ผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ต่อปริมาณแอนโทไซยานินในใบ

เมื่อข้าวเหนียวดำอยู่ในสภาวะแล้ง พบว่าจะมีปริมาณแอนโทไซยานินในใบเพิ่มขึ้นเล็กน้อยเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมแต่ไม่แตกต่างกันทางสถิติ และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพันทางใบด้วยไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ส่งผลให้ข้าวเหนียวดำมีปริมาณแอนโทไซยานินเพิ่มขึ้นเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้งแต่ไม่แตกต่างกันทางสถิติ ในขณะที่การพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิก และการพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ พบว่า ส่งผลให้มีปริมาณแอนโทไซยานินลดลงเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้งแต่ไม่แตกต่างกันทางสถิติ (ภาพที่ 3d)

ผลของกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ต่อเมแทบอลิซึมของคาร์โบไฮเดรตในใบ

ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้ง จะมีปริมาณน้ำตาลรวมและน้ำตาลกลูโคสเพิ่มขึ้นเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุมแต่ไม่แตกต่างกันทางสถิติ และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิก ส่งผลให้มีปริมาณน้ำตาลรวมและน้ำตาลกลูโคสลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้ง ($P<0.05$) การพันทางใบด้วยไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ ส่งผลให้มีปริมาณน้ำตาลรวมและน้ำตาลกลูโคสไม่แตกต่างจาก

กลุ่มสภาวะแล้ง ในขณะที่การพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ส่งผลให้ข้าวเหนียวดำมีปริมาณน้ำตาลรวมไม่แตกต่างจากกลุ่มสภาวะแล้ง แต่ส่งผลให้มีปริมาณน้ำตาลกลูโคสลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้ง ($P<0.05$) (ภาพที่ 4a และ 4b)

ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีปริมาณน้ำตาลซูโครสลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม ($P<0.05$) และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิก จะมีปริมาณน้ำตาลซูโครสเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้ง ($P<0.05$) เช่นเดียวกับการพันทางใบด้วยไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ และการพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ (ภาพที่ 4c) นอกจากนี้ยังพบว่า ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้ง จะมีปริมาณแป้งลดลงอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มควบคุม ($P<0.05$) และเมื่อเปรียบเทียบระหว่างกลุ่มที่ได้รับสารกับกลุ่มสภาวะแล้ง พบว่า การพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิก และการพันทางใบด้วยกรดแอบไซซิกร่วมกับไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ส่งผลให้มีปริมาณแป้งไม่แตกต่างจากกลุ่มสภาวะแล้ง ในขณะที่การพันทางใบด้วยไฮโดรเจนเพอร์ออกไซด์ส่งผลให้ข้าวเหนียวดำมีปริมาณแป้งเพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้ง ($P<0.05$) (ภาพที่ 4d)

อภิปรายและสรุปผลการวิจัย

สภาวะแล้งส่งผลให้การเจริญเติบโตของข้าวเหนียวดำลดลง เห็นได้จากความยาว น้ำหนักสดและน้ำหนักแห้งของลำต้นและราก ทั้งนี้เนื่องจากเมื่อพืชอยู่ในสภาวะแล้งจะมีปริมาณน้ำในเซลล์ลดลง ส่งผลให้แรงดันเต่งของเซลล์ลดลง ซึ่งทำให้เซลล์ไม่สามารถขยายตัวและเจริญเติบโตได้เต็มที่ นอกจากนี้สภาวะแล้งอาจส่งผลให้เกิดการปิดปากใบ ทำให้แก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ไม่สามารถแพร่เข้าสู่เนื้อเยื่อของ

ใบ ส่งผลให้อัตราการสังเคราะห์ด้วยแสงลดต่ำลง ซึ่งทำให้การเจริญเติบโตในภาพรวมลดลง

ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีคาร์บอนไดออกไซด์ของการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์สูงขึ้น รวมทั้งมีปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบลดลง ซึ่งสอดคล้องกับงานวิจัยของ Farooq et al. (2009) ที่รายงานว่า ข้าวที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบลดลง และมีคาร์บอนไดออกไซด์ของการรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์เพิ่มขึ้น ทั้งนี้เนื่องจากสภาวะแล้งชักนำให้เกิดสภาวะเครียดจากค่าศักย์ออสโมติกภายในเซลล์ ที่อาจทำให้เกิดการสูญเสียสภาพของเยื่อหุ้มเซลล์และการเปลี่ยนแปลงรูปร่างของเซลล์ อันเป็นสาเหตุที่นำไปสู่การรั่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ นอกจากนี้ยังพบว่า ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีปริมาณคลอโรฟิลล์เอในใบลดลง ซึ่งสอดคล้องกับงานวิจัยของ Chutia and Borah (2012) ที่รายงานว่า ข้าวที่อยู่ในสภาวะเครียดจากน้ำจะมีปริมาณคลอโรฟิลล์เอในใบลดลง ทั้งนี้เนื่องจากเมื่อพืชเกิดความเครียดแล้ง จะเกิดสารอนุมูลอิสระและสารประกอบออกซิเจนที่ไวต่อปฏิกิริยา ซึ่งสารเหล่านี้มีผลเสียต่อเซลล์พืช โดยสามารถทำลายโครงสร้างต่าง ๆ ภายในเซลล์ โดยเฉพาะไทลาคอยด์เมมเบรน ส่งผลให้ปริมาณคลอโรฟิลล์ในใบลดต่ำลง

ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีปริมาณน้ำตาลซูโครสลดลง ทั้งนี้เนื่องจากน้ำตาลซูโครสเป็นน้ำตาลหลักจากกระบวนการสังเคราะห์ด้วยแสง ดังนั้นเมื่อพืชอยู่ในสภาวะแล้ง พืชมีการปิดปากใบ ส่งผลให้ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ไม่สามารถแพร่เข้าสู่ใบได้ ทำให้มีการสังเคราะห์ด้วยแสงลดลง ส่งผลให้มีปริมาณน้ำตาลซูโครสลดลง สภาวะแล้งยังส่งผลให้ข้าวเหนียวดำมีปริมาณแป้งลดลง ซึ่งสอดคล้องกับงานของ Mohammadkhani and Heidari (2008) ที่รายงานว่ารากและต้นข้าวโพดจะมีปริมาณแป้งลดลงเมื่ออยู่ในสภาวะแล้ง ทั้งนี้เนื่องจากการสร้างแป้งในพืชเกิดขึ้นในส่วนของพลาสติดี ไม่ว่าจะเป็นคลอโรพลาสติดีหรืออะไมโลพลาสติดี ดังนั้นเมื่อโครงสร้างของคลอโรพลาสติดีถูกทำลาย จึงทำให้มีการสร้างแป้งลดลง

นอกจากนี้ยังพบว่า ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีปริมาณน้ำตาลรวมและน้ำตาลกลูโคสเพิ่มขึ้น ซึ่งการสะสมน้ำตาลบางชนิดส่งผลให้พืชสามารถรักษาศักย์ของน้ำในเซลล์ให้ต่ำกว่าศักย์ของน้ำภายนอกเซลล์ ทำให้น้ำสามารถเคลื่อนที่เข้าสู่เซลล์ได้อย่างต่อเนื่อง

สภาวะแล้งส่งผลให้ข้าวเหนียวดำมีปริมาณแอนโทไซยานินเพิ่มขึ้นเล็กน้อย ซึ่งสอดคล้องกับผลการศึกษาในฝ้าย (*Gossypium herbaceum* L.) ที่พบว่าจะมีปริมาณแอนโทไซยานินเพิ่มขึ้น 4 เท่าเมื่อปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบเท่ากับร้อยละ 35 (Deeba et al., 2012) นอกจากนี้ยังพบว่าใน *Arabidopsis thaliana* ที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีปริมาณแอนโทไซยานินเพิ่มสูงขึ้น 2-3 เท่า (Sperdouli and Moustakas, 2012) ทั้งนี้แอนโทไซยานินที่สะสมในใบมีบทบาทเกี่ยวข้องกับกลไกการทนต่อสภาวะเครียดต่าง ๆ ในพืช (Chalker-Scott, 1999) บทบาทหน้าที่ของแอนโทไซยานินคือ ทำหน้าที่กรองรังสีอัลตราไวโอเล็ตและลดปริมาณแสงที่มากเกินไป ทั้งนี้เมื่อพืชอยู่ในสภาวะแล้งจะมีการปิดปากใบเพื่อลดการสูญเสียน้ำ จึงมีปริมาณแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์ในใบลดลง ในขณะที่พืชยังคงได้รับแสงตลอดเวลาทำให้เกิดการสร้าง NADPH เพิ่มสูงขึ้น เมื่อปริมาณ NADPH ไม่สมดุลกับอัตราการตรึงแก๊สคาร์บอนไดออกไซด์จะส่งผลให้เกิดสารอนุมูลอิสระและสารประกอบออกซิเจนที่ไวต่อปฏิกิริยา ซึ่งสารเหล่านี้จะส่งผลทำลายโครงสร้างในกระบวนการสังเคราะห์ด้วยแสงและโครงสร้างของเซลล์ การลดปริมาณแสงที่เข้าสู่ใบจึงเป็นกลไกสำคัญหนึ่งในการลดปริมาณพลังงาน เพื่อลดการสร้าง NADPH ให้น้อยลง (Manetas, 2006)

กรดแอบซิซิกเป็นสารควบคุมการเจริญเติบโตที่มีความสำคัญในกลไกการทนแล้งของพืช โดยกรดแอบซิซิกมีบทบาทในการกระตุ้นให้พืชปิดปากใบเมื่ออยู่ในสภาวะแล้งเพื่อลดการสูญเสียน้ำ กรดแอบซิซิกยังทำหน้าที่กระตุ้นการแสดงออกของยีนต่าง ๆ ที่เกี่ยวข้องกับกลไกการทนต่อสภาวะเครียดของพืช ในการทดลองนี้พบว่ากรดแอบซิซิกช่วยลดคาร์บอนไดออกไซด์

ร่วไหลของสารอิเล็กโทรไลต์ รวมทั้งช่วยเพิ่มปริมาณ น้ำตาลซูโครสในใบ อย่างไรก็ตาม ในการทดลองครั้งนี้ พบว่ากรดแอบไซซิกไม่มีผลต่อปริมาณแอนโทไซยานินในใบของข้าวเหนียวดำ ทั้งนี้อาจเนื่องมาจาก ปริมาณหรือความเข้มข้นที่ใช้ยังไม่เหมาะสม

สำหรับไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ทำหน้าที่เป็น โมเลกุลสัญญาณไปกระตุ้นกลไกต้านอนุมูลอิสระ ทำให้พืชสามารถตอบสนองและทนต่อสภาวะเครียด ต่าง ๆ ได้ดีขึ้น มีรายงานว่าไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์มี บทบาทสำคัญช่วยให้ข้าวสาลีระยะต้นกล้าทนต่อ สภาวะเครียดเกลือได้ดีขึ้น และช่วยทำให้การเจริญเติบโตและการพัฒนาของพืชดีขึ้น (Li et al., 2011) ในการ ทดลองนี้ พบว่า ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ช่วยให้ข้าว เหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งมีการเจริญเติบโตเพิ่มขึ้น เมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้ง นอกจากนี้ยังพบว่า ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ช่วยให้ข้าวเหนียวดำที่อยู่ใน สภาวะแล้งมีปริมาณแอนโทไซยานินเพิ่มขึ้น ซึ่งผล ดังกล่าวสอดคล้องกับ Hung et al. (2008) ที่ศึกษาการ ให้ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์แก่ต้นกล้าข้าว พบว่ากลุ่ม ที่ให้ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์จะมีปริมาณแอนโทไซยานินในใบข้าวเพิ่มขึ้นเมื่อเทียบกับกลุ่มที่ให้น้ำกลั่น

จากผลการศึกษาดังกล่าว สามารถสรุปได้ว่า ข้าวเหนียวดำที่อยู่ในสภาวะแล้งจะมีการเจริญเติบโต ลดลง แต่มีการสะสมน้ำตาลรวม และน้ำตาลกลูโคส เพิ่มขึ้นเล็กน้อย ซึ่งการสะสมของน้ำตาลในพืชเป็น กลไกหนึ่งในการทนต่อสภาวะแล้งของพืช นอกจากนี้ ยังสรุปได้ว่า ทั้งกรดแอบไซซิกและไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ มีบทบาทสำคัญในการทนต่อสภาวะแล้งของพืช โดยกรดแอบไซซิกทำให้พืชมีการปรับตัวทางสรีรวิทยา เช่น ปิดปากใบเพื่อลดการคายน้ำ ทำหน้าที่เป็น โมเลกุล สัญญาณในการกระตุ้นกลไกต่างๆ ที่เกี่ยวข้องกับการ ทนต่อสภาวะแล้ง อย่างไรก็ตาม ในการทดลองนี้ พบว่ากรดแอบไซซิกไม่มีผลต่อปริมาณแอนโทไซยานินในใบของข้าวเหนียวดำ ทั้งนี้อาจเนื่องมาจาก ปริมาณและความเข้มข้นที่ใช้ยังไม่เหมาะสมหรืออาจ เกิดจากการตอบสนองของตัวพืชเอง จึงอาจเป็นไปได้

ว่าการสังเคราะห์แอนโทไซยานินในใบของข้าวเหนียวดำ ไม่ได้ถูกกระตุ้นด้วยกรดแอบไซซิก ตรงกันข้ามกับ ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์ที่ช่วยกระตุ้นให้ข้าวเหนียวดำ ที่อยู่ในสภาวะแล้งมีปริมาณแอนโทไซยานินเพิ่มขึ้น เมื่อเทียบกับกลุ่มสภาวะแล้งที่ไม่ได้รับสาร อย่างไรก็ตาม การให้กรดแอบไซซิกหรือไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์อย่างใดอย่างหนึ่ง ส่งผลให้พืชชนิดนี้มีการ ตอบสนองได้ดีกว่าการให้สารสองชนิดร่วมกัน ทั้งนี้ อาจเนื่องมาจาก เมื่อพืชอยู่ในสภาวะแล้งกรดแอบไซซิก จะส่งสัญญาณไปกระตุ้นให้มีการสร้างไฮโดรเจนเปอร์ ออกไซด์เพิ่มขึ้น และการที่ให้ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์จากภายนอกเพิ่มเข้าไป อาจทำให้พืชมีปริมาณ ไฮโดรเจนเปอร์ออกไซด์มากเกินไปพืชจะกำจัดได้ ทำให้เป็นพิษต่อเซลล์พืช และส่งผลให้พืชมีการ เจริญเติบโตลดลง

กิตติกรรมประกาศ

งานวิจัยนี้ได้รับการสนับสนุนจากทุนอุดหนุน และส่งเสริมการทำวิทยานิพนธ์สำหรับนักศึกษาระดับ บัณฑิตศึกษา มหาวิทยาลัยขอนแก่น และทุนโครงการ พัฒนาและส่งเสริมผู้มีความสามารถพิเศษทางวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี (พสวท.)

เอกสารอ้างอิง

- Abdel-Aal EM, Hucl P. A rapid method for quantifying total anthocyanins in blue aleurone and purple pericarp wheats. *Cereal Chemistry* 1999; 76(3): 350-354.
- Arnon DI. Copper enzymes in isolated chloroplasts. Polyphenoloxidase in *Beta vulgaris*. *Plant Physiology* 1949; 24: 1-15.
- Baninasab B, Ghobadi C. Influence of paclobutrazol and application methods on high-temperature stress injury in cucumber seedlings. *Journal of Plant Growth Regulation* 2011; 30: 213-219.

- Cassidy A, Mukamal KJ, Liu L, Franz M, Eliassen AH, Rimm EB. High anthocyanin intake is associated with a reduced risk of myocardial infarction in young and middle-aged women. *Circulation Journals* 2013; 127: 188-196.
- Chalker-Scott L. Environmental significance of anthocyanins in plant stress responses. *Photochemistry and Photobiology* 1999; 70: 1-9.
- Chandler PM, Robertson M. Gene expression regulated by abscisic acid and its relation to stress tolerance. *Annual Review of Plant Physiology and Plant Molecular Biology* 1994; 45: 113-141.
- Chutia J, Borah SP. Water stress effects on leaf growth and chlorophyll content but not the grain yield in traditional rice (*Oryza sativa* Linn.) genotypes of Assam, India II. Protein and Proline Status in seedlings under PEG induced water stress. *American Journal of Plant Sciences* 2012; 3: 971-980.
- Deeba F, Pandey AK, Ranjan S, Mishra A, Singh R, Sharma YK, et al. Physiology and proteomic responses of cotton (*Gossypium herbaceum* L.) to drought stress. *Plant Physiology and Biochemistry* 2012; 53: 6-18.
- Dubois M, Gilles KA, Hamiton JK, Rebers PA, Smith F. Colorimetric method for determination of sugars and related substance. *Analytical Chemistry* 1956; 28: 350-356.
- Farooq M, Basra SMA, Wahid A, Ahmad N, Saleem BA. Improving the drought tolerance in rice (*Oryza sativa* L.) by exogenous application of salicylic acid. *Journal of Agronomy and Crop Science* 2009; 195: 237-246.
- Hung KT, Cheng DG, Hsu YT, Kao CH. Abscisic acid-induced hydrogen peroxide is required for anthocyanin accumulation in leaves of rice seedlings. *Journal of Plant Physiology* 2008; 165: 1280-1287.
- Li JT, Qiu ZB, Zhang XW, Wang LS. Exogenous hydrogen peroxide can enhance tolerance of wheat seedlings to salt stress. *Acta Physiologiae Plantarum* 2011; 33: 835-842.
- Madore MA. Carbohydrate metabolism in photosynthetic and nonphotosynthetic tissues of variegated leaves of *Coleus blumei* Benth. *Plant Physiology* 1990; 93: 617-622.
- Manetas Y. Why some leaves are anthocyanic and why most anthocyanic leaves are red? *Flora* 2006; 201: 163-177.
- Mazza GJ. Anthocyanins and heart health. *Annist Super Sanita* 2007; 43(4): 369-74.
- Mohammadkhani N, Heidari R. Drought-induced accumulation of soluble sugars and proline in two maize varieties. *World Applied Sciences Journal* 2008; 3(3): 448-453.
- Robbins NS, Pharr DM. Regulation of photosynthetic carbon metabolism in cucumber by light intensity and photosynthetic period. *Plant Physiology* 1987; 85: 592-597.
- Sperdoui I, Moustakas M. Interaction of proline, sugar and anthocyanins during photosynthetic acclimation of *Arabidopsis thaliana* to drought stress. *Journal of Plant Physiology* 2012; 169: 577-585.
- Steyn WJ, Wand SJE, Holcroft DM, Jacobs G. Anthocyanins in vegetative tissues: a proposed unified function in photoprotection. *New Phytologist* 2002; 155: 349-361.



Turner NC. Techniques and experimental approaches

for the measurement of plant water status.

Plant Soil 1981; 58: 339-366.