

DOR: 20.1001.1.23223243.2021.19.1.29.0

نقش مطالعات ژنومیکس کارکردی در شناسایی پاسخ‌های مولکولی گیاهان زراعی به تنش‌های غیرزیستی

The role of functional genomics studies in identifying the molecular responses of crop plants to abiotic stresses

رضا درویش زاده^۱ و حامد بروشان^۲

چکیده

درویش زاده، ر. و ح. بروشان. ۱۴۰۲. نقش مطالعات ژنومیکس کارکردی در شناسایی پاسخ‌های مولکولی گیاهان زراعی به تنش‌های غیرزیستی. نشریه علوم زراعی ایران. ۲۵ (۳): ۲۳۲-۲۰۷.

گیاهان در طول دوره رشد در معرض عوامل تنش‌زای غیرزیستی متعددی قرار می‌گیرند. با توجه به نقش محوری گیاهان زراعی در تولید غذا، علوفه، روغن و سوخت‌های زیستی، ارزیابی پاسخ‌های آنها به تنش‌های محیطی حائز اهمیت زیادی است. گیاهان در طول تکامل دارای سامانه‌های مولکولی پیچیده‌ای برای پاسخ و سازگاری با شرایط تنش‌زای محیطی از جمله خشکی، شوری، سرما و گرما شده‌اند. پاسخ به تنش‌های غیرزیستی در گونه‌ها و حتی در ارقام مختلف یک گونه به مقدار قابل توجهی متفاوت است. شناسایی پاسخ‌های گیاه به تنش‌های غیرزیستی، باعث تحول زیادی در دوران پساژنوم شده است. تجزیه‌های فیزیولوژیکی و مولکولی به شناسایی بهتر پاسخ‌های گیاهی کمک کرده و در این رابطه توالی‌یابی ژنوم گیاه آراییدوبیس نقش مهمی داشته است. فنوتایپینگ کمی گیاهان با استفاده از فناوری تصویربرداری و ترکیب آن با فناوری اطلاعات، درک پاسخ‌های پیچیده گیاهان را تسهیل کرده است. مطالعه سازوکارهای تنظیمی جدید از جمله استفاده از مولکول‌های RNA کوچک، مدولاسیون کروماتین و اصلاح DNA ژنومی، محققان را قادر به تشخیص سامانه‌های مولکولی پیچیده گیاهی در پاسخ به تنش‌های غیرزیستی نموده است. محققان دریافته‌اند که گیاهان دارای انواع حسگرها و سامانه‌های پیام‌رسانی برای پاسخ به تغییرات و تنش‌های محیطی هستند. الگوهای مولکولی این پیام‌ها، برای القای صحیح رویدادهای مولکولی پایین دست انتقال می‌یابند. دریافت اطلاعات مورد نیاز در ارتباط با عملکرد DNA در سطوح ژنی، رونویسی RNA و فرآورده‌های پروتئینی، نیازمند بهره‌برداری از روش‌های متنوع ژنومیکس کارکردی مانند توالی‌یابی نسل بعد و ویرایش ژنومی با تعداد داده بالا می‌باشد. این داده‌ها که همان اطلاعات ضروری برای کلیه ژن‌ها از جمله فرآورده‌های ژنی و عملکرد آنها، سطوح رونویسی، سپس‌المنت‌های تنظیمی و الگوهای پیرایش متناوب هستند، در اثر دسترسی به توالی کامل ژنوم حاصل می‌شوند. با پیشرفت در روش‌های ژنومیکس کارکردی، می‌توان بسیاری از ژن‌های مرتبط با تحمل تنش را شناسایی کرده و از آنها برای بهبود تحمل گیاهان زراعی به تنش‌های محیطی استفاده کرد. در این مقاله، مطالعات مرتبط با ژنومیکس کارکردی برای شناسایی سامانه‌های پیچیده پاسخ در گیاهان که باعث سازگاری به تنش‌های غیرزیستی می‌شوند، مرور شده است.

واژه‌های کلیدی: آراییدوبیس، انتقال پیام، پاسخ هورمونی، تنش‌های غیرزیستی و تنظیم رونویسی

تاریخ دریافت: ۱۴۰۲/۰۳/۱۵ تاریخ پذیرش: ۱۴۰۲/۰۹/۲۵

۱- استاد دانشکده کشاورزی دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران (مکاتبه‌کننده) (پست الکترونیک: r.darvishzadeh@urmia.ac.ir)
۲- دانش‌آموخته کارشناسی ارشد دانشکده کشاورزی دانشگاه ارومیه، ارومیه، ایران

The role of functional genomics studies in identifying the molecular responses of crop plants to abiotic stresses

Darvishzadeh, R.¹ and H. Broushan²

ABSTRACT

Darvishzadeh, R. and H. Broushan. 2023. The role of functional genomics studies in identifying the molecular responses of crop plants to abiotic stresses. *Iranian Journal of Crop Sciences*. 25(3): 207-232. (In Persian).

Plants are exposed to various environmental stresses during their life cycle. Considering the essential role of crop plants in the production of food, fodder, oil and biofuels, it is important to evaluate their responses to environmental stresses. Plants have developed complex molecular systems to respond and adapt to environmental stress conditions such as drought, salinity, cold and heat during evolutionary processes. The response to abiotic stress is significantly different in species and even in different cultivars of the same species. Identification of plant responses to abiotic stresses has caused a great revolution in post-genome era. Physiological and molecular analyses have helped to better identify plant responses, and in this regard, *Arabidopsis* genome sequencing has played an important role. Quantitative phenotyping system of plants using imaging technology and its combination with information technology has facilitated the understanding of complex responses of plants to abiotic stresses. Studies on new regulatory mechanisms including use of small RNA molecules, chromatin modulation and genomic DNA modification, have enabled researchers to recognize complex plant molecular systems in response to abiotic stresses. Researchers have found that plants have types of sensors and signaling systems to respond to environmental changes and stresses. The molecular patterns of these signals are transmitted for the proper induction of the downstream molecular events. Obtaining necessary information related to DNA function at gene levels, RNA transcription and protein products, requires the use of various functional genomics methods such as next generation sequencing and genome editing, with large amounts of data. These data, which are essential information for all genes, including gene products and their functions, transcription levels, cis-regulatory elements and alternative splicing patterns, are obtained as a result of accessing the complete genome sequence. With progress in functional genomics methods, many genes related to stress tolerance can be identified and used to improve the level of tolerance of crops to environmental stresses. In this article, studies related to functional genomics for identification of complex response systems in crop plants that cause adaptation to abiotic stresses have been reviewed.

Key words: Abiotic stresses, *Arabidopsis*, Hormone response, Signal transduction and Transcriptional regulation

Received: June, 2023 Accepted: December, 2023

1. Professor, Urmia University, Urmia, Iran (Corresponding author) (Email: r.darvishzadeh@urmia.ac.ir)

2. Former MSc Student, Urmia University, Urmia, Iran

مقدمه

تنش‌های غیرزیستی مانند خشکی، شوری، سرما و گرما از مهم‌ترین عوامل کاهش عملکرد در گیاهان محسوب می‌شوند (Qin *et al.*, 2011). بنابراین شناسایی سازوکارهای پاسخ به تنش‌های غیرزیستی به‌عنوان یکی از مهم‌ترین موضوعات در علوم گیاهی مورد توجه است. پیشرفت‌های حاصل شده در این زمینه، عمدتاً به دلیل استفاده از علوم زیست‌شناسی مولکولی بوده است. با استفاده از این روش، بسیاری از ژن‌هایی که بر اثر تنش‌های غیرزیستی القا می‌شوند، جداسازی و کارکردهای آن‌ها در گیاهان تراریخت مشخص شده است. دسترسی به این اطلاعات، دیدگاه محققان را در ارتباط با پاسخ گیاهان به تنش‌های غیرزیستی و تحمل تنش، روشن‌تر کرده است (Hirayama and Shinozaki, 2010). از زمان تکمیل توالی‌یابی ژنوم گیاه *Arabidopsis thaliana* در سال ۲۰۰۰، نظارت بر پروفایل‌های بیانی کلیه ژن‌ها در یک زمان، با استفاده از مطالعات ریز آرایه (Microarray)، امکان‌پذیر شده است. علاوه بر این، دسترسی به آرایه‌های مرتب (Tiling arrays) کل ژنوم که مبتنی بر داده‌های کامل توالی ژنوم هستند، امکان دسترسی به هر واحد رونویسی شده، الگوهای متنوع پیرایش متناوب (Alternative splicing) یا اصلاح کروموزوم/کروماتین با استفاده از تکنولوژی رسوب‌گذاری ایمنی کروماتین (Chromatin Immunoprecipitation) را فراهم کرده است (Qin *et al.*, 2011). در حال حاضر با در دسترس بودن داده‌های ژنوم، شناسایی سیس‌المنت‌ها و ترانس‌المنت‌های تنظیمی (Cis-regulatory elements vs Trans-regulatory elements) غیرممکن نیست. جمع‌آوری داده‌های کامل از ژن‌ها، علاوه بر فراهم شدن امکان بررسی کلیه مسیرهای متابولیکی، راهبرد مناسبی جهت شناسایی پلی‌پپتیدها در تجزیه پروتئین مبتنی بر طیف‌سنجی جرمی

(Mass spectrometry) بوده است. در حال حاضر ترکیب این داده‌های اومیکس جهت شناسایی فرآیندهای سلولی کل گیاه ضروری به نظر می‌رسد (Hirayama and Shinozaki, 2010). اطلاعات ژنوم برای تعیین مکان بسیاری از ژن‌های غیرفعال شده در اثر جهش، که با استفاده از جهش در جای T-DNA از طریق انتقال آگروباکتریوم یا حرکت ترانسپوزون‌ها تولید شده‌اند، قابل استفاده است (Kuromori *et al.*, 2022). ژنوتیپ‌های جهش‌یافته‌های بدست آمده در تجزیه کارکردی کلیه ژن‌های آرآیدوبسیس مورد استفاده قرار گرفته و به دنبال آن، تحقیقات بیشتر در ارتباط با پاسخ‌های گیاه به تنش‌های غیرزیستی و سایر زمینه‌ها امکان‌پذیر شده است (Hirayama and Shinozaki, 2010). با توجه به محدودیت‌های روش‌های به‌نژادی متداول، ظهور روش‌های با توان عملیاتی بالا، باعث بهره‌برداری سریع‌تر و دقیق‌تر از ژنوم گیاهان در بهبود عملکرد گیاهان زراعی شده است. هدف از رویکردهای مبتنی بر ژنومیکس، کشف رمز کل ژنوم از جمله مناطق ژنی و بین ژنی و به دنبال آن شناسایی پاسخ‌های مولکولی گیاه است (Qin *et al.*, 2011). تحقیقات ژنومی اغلب به کمک مطالعات کارکردی تکمیل شده و اطلاعات مفیدی جهت بهبود عملکرد به محققان ارائه می‌دهند. روش‌های ژنومیکس کارکردی (Functional genomics) اغلب به منظور کشف کارکردهای ژن و تعامل بین ژن‌ها در شبکه‌های تنظیمی استفاده می‌شوند و می‌توان از آنها برای تولید ارقام اصلاح شده استفاده کرد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022).

در این مقاله، پیشرفت‌های اخیر در مطالعات ژنومیکس کارکردی برای شناسایی پاسخ‌های پیچیده گیاهی به تنش‌های غیرزیستی و سامانه‌های تنظیمی جهت تحمل به تنش‌ها که با توجه به توالی ژنوم آرآیدوبسیس به دست آمده، ارائه شده و در ادامه

چشم‌اندازهای جدید در ارتباط با رهیافت‌های تحقیقاتی آینده ارائه شده است.

مروری بر نقش ژنومیکس کارکردی در شناسایی پاسخ گیاهان به تنش‌های غیرزیستی

به دنبال ابداع روش‌های زیست‌شناسی مولکولی، تحقیقات زیادی برای شناسایی ژن‌های القا شده بر اثر تنش با استفاده از روش‌های غربالگری افتراقی در گونه‌های مختلف گیاهی مانند آرابیدوپسیس انجام شده است (Hirayama and Shinozaki, 2010). بیش‌بین برخی از این ژن‌ها، باعث افزایش تحمل گیاه به تنش‌های غیرزیستی (خشکی و شوری) می‌شود. با استفاده از بیان این ژن‌ها می‌توان طرح کلی از تنظیم رونویسی را ارائه نمود (Hirayama and Shinozaki, 2010). علاوه بر این، مراحل القایی متفاوت ژن‌ها در شرایط تنش، به دلیل وابسته بودن آنها به سنتز نوپدید پروتئین‌ها یا مولکول‌های پیام‌رسان مثل آبسزیک اسید (ABA) است (Yamaguchi-Shinozaki and Shinozaki, 2006). این موضوع نشان می‌دهد که هر مرحله القایی ممکن است توسط یک سازوکار پیام‌رسانی متفاوت کنترل شود. با استفاده از تکنولوژی ریزآرایه، ژن‌های پاسخ دهنده به تنش‌های غیرزیستی به صورت جامع‌تری شناسایی شده‌اند. ژن‌های شناسایی شده در این آزمایش‌ها را می‌توان به دو گروه تقسیم کرد. گروه اول شامل ژن‌های پروتئین‌های فراوان در مرحله انتهایی جنین‌زایی (Late Embryogenesis Abundant; LEA)، اسموتین‌ها، پروتئین‌های ضدانجماد، آنزیم‌های کلیدی بیوسنتز اسمولیت‌ها مانند پرولین و رافینوز، آکواپورین‌ها، ناقل‌های پرولین و قند، آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی و آنزیم‌های دخیل در متابولیسم اسیدهای چرب و مهارکننده‌های پروتئینازها هستند که در تحمل به تنش نقش مستقیم دارند (Hasaneh et al., 2021; Banifateme et al., 2021; Darvishzadeh and Pirzad, 2020; Morsali Aghajari et al., 2020; Habibi et al., 2020; Ebrahimipour et al., 2020;

Moradbeygi et al., 2020). گروه دوم شامل تنظیم‌کننده‌های پیام‌رسان‌های درون‌سلولی و بیان ژن‌های القا شده در اثر تنش از جمله پروتئین کینازها، فسفاتازها، آنزیم‌های متابولیک فسفولیپیدی و انواع مختلف عوامل رونویسی هستند (Hoseinpour et al., 2019; Akbari et al., 2021). پیام القا شده در اثر تنش، باعث تقویت این نظریه شده است که در گیاهان سازوکارهای سلولی انعطاف‌پذیری جهت پاسخ به تنش‌های غیرزیستی توسعه یافته است (Hirayama and Shinozaki, 2010).

فرآیندهای تنظیم رونویسی در پاسخ گیاهان به تنش‌های غیرزیستی

در سال‌های اخیر الگوهای بیان ژن‌های القا شده در اثر تنش‌های غیرزیستی با استفاده از فناوری ریزآرایه، توالی‌یابی RNA و PCR کمی مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفته‌اند (Shahabzadeh et al., 2020; Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022; Sharifi Alishah et al., 2022a, b; Mohasseli et al., 2022a, b). براساس نتایج این مطالعات ثابت شده است که هزاران ژن گیاهی توسط تنش‌های غیرزیستی قابل القا هستند. نتایج تحقیقات تغییرات گسترده‌ای را در زمان‌بندی القای این ژن‌ها نشان داده است (Kuromori et al., 2022).

نقش آبسزیک اسید (ABA) نیز در تنظیم و بیان ژن‌های پاسخ دهنده به تنش اثبات شده است. بررسی عملکرد برخی از این ژن‌ها که کدکننده عوامل مخلف رونویسی دخیل در ترارسانی پیام ABA هستند از طریق ارزیابی لاین‌های جهش یافته گیاهی انجام شده است. در یکی از این تحقیقات، گیاهان جهش‌یافته‌ای که تیمار ABA روی آنها اعمال نشده بود، برای تجزیه ژن‌های القا شده در شرایط تنش خشکی که به تیمار ABA پاسخ‌گو بودند، مورد استفاده قرار گرفت. با این حال، اعمال سرما و یا خشکی باعث القای برخی از ژن‌ها در گیاهان جهش یافته فاقد آبسزیک اسید

2022). در گیاه آرابیدوبسیس بر خلاف تنش سرما، تنش‌های خشکی یا شوری شدید باعث القای بیان ژن‌های رمزکننده *DREB1/CBF*، *DREB1B/CBF*، *DREB1C/CBF2*، *DREB1A/CBF3* نمی‌شود. ژنوتیپ‌های جهش یافته آرابیدوبسیس که در آنها عملکرد سه ژن *DREB1* دچار اختلال شده‌اند، باعث کاهش تحمل به انجماد در گیاه می‌شود (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). بیان ژن‌های *DREB1A/CBF3* یا *DREB1C/CBF2* در سطح رونویسی به ترتیب توسط الفاکنده بیان *CBF1* (*ICE1*) یا فعال‌کننده رونویسی متصل‌شونده به کالمودیولین (*CAMTA*) تنظیم می‌شود. پروتئین‌های *CAMTA* دارای یک ناحیه اتصال به کالمودیولین هستند. *ICE1* نیز یک عامل رونویسی از نوع *MYC* است که به عنوان تنظیم‌کننده تشکیل منافذ روزنه‌ای شناخته می‌شود (Doherty *et al.*, 2009). نتایج تحقیقات میورا و همکاران (Miura *et al.*, 2007) نشان داد که یک پپتید تغییردهنده شبه یوبی کوئیتین به نام *SIZ1* از طریق اسمویله کردن *ICE1* فعال‌سازی *DREB1A/CBF3* را تحریک می‌کند. لازم به ذکر است که سومولاسیون (*Sumoylation*) در تنظیم عوامل رونویسی در پاسخ به تنش‌های غیرزیستی دخالت دارد (Hirayama and Shinozaki, 2010). جهش در ژن *ICE1* آرابیدوبسیس، باعث خاموشی بیان ژن *CBF3* و کاهش بیان تعدادی از ژن‌های پایین‌دست *CBF3* و در نتیجه کاهش معنی‌دار تحمل گیاه به تنش سرما و انجماد شد (Thomashow and Torii, 2020). سه نوع پروتئین *DREB1* (پروتئین متصل به عنصر پاسخ دهنده به کم‌آبی)، عوامل اصلی رونویسی هستند که در بیان ژن‌های سرما-القا نقش ایفا می‌کنند (Wu *et al.*, 2020). علاوه بر این دو پروتئین *DREB2* به نام‌های *DREB2A* و *DREB2B* نیز وجود دارند (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). با این وجود، بر خلاف تنش‌های خشکی و شوری شدید، بیان ژن‌های

(*ABA-deficient*) یا غیرحساس به آبسزیک اسید (*ABA-insensitive*) شد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). این موضوع نشان می‌دهد که علاوه بر سامانه‌های وابسته به آبسزیک اسید، سامانه‌های غیروابسته به آبسزیک اسید نیز در پاسخ به تنش‌های غیرزیستی نقش دارند.

رونویسی مستقل از آبسزیک اسید در پاسخ گیاهان به تنش‌های غیرزیستی

خانواده عامل متصل به *CRT* / پروتئین متصل به *DRE1* (*DREB1/CBF*) حاوی عوامل رونویسی نوع آپتالا ۲ (*AP2*) هستند که به عناصر عملگر سیس (*DRE/CRT*) در راه‌انداز (پروموتور) ژن‌های هدف متصل بوده و در بیان ژن‌های دخیل در پاسخ به سرما نقش دارند (Hirayama and Shinozaki, 2010). تجزیه راه‌انداز ژن *RD29A* نشان داد که عنصر پاسخ دهنده به خشکی (*DRE*) که یک توالی حفاظت‌شده نه جفت بازی (*TACCGACAT*) است، در تنظیم القای این ژن در پاسخ مستقل از آبسزیک اسید به خشکی و سرما مؤثر است (Hirayama and Shinozaki, 2010). با این حال، ژن *RD29A* در گیاهان جهش یافته غیرحساس یا فاقد آبسزیک اسید توسط هر دو نوع تنش خشکی و سرما القا شد. این موضوع نشان می‌دهد که این ژن توسط هر دو تنظیم وابسته و مستقل از آبسزیک اسید در شرایط تنش کنترل می‌شود (Hirayama and Shinozaki, 2010). با استفاده از غربالگری تک‌هیبریدی، DNAهای مکمل (*cdNAs*) رمزکننده پروتئین‌های متصل به *DREB1/CBF*، *DRE/CRT* و *DREB2/CBF* جداسازی شدند (Wu *et al.*, 2020). این پروتئین‌ها حاوی ناحیه (دومین) متصل به DNA حفاظت‌شده هستند که در پروتئین‌های عامل متصل به عنصر پاسخگو به اتیلن (*ERF*) و آپتالا ۲ یافت شدند و به طور خاص به توالی *DRE/CRT* متصل شده و رونویسی ژن‌های هدایت‌شده توسط این توالی را فعال می‌کنند (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022).

پروتئین‌های حاوی ناحیه MATH و BTB/POZ، آداپتور بستر کولین ۳ را رمز کرده و به ناحیه تنظیمی منفی ژن *DREB2A* اتصال می‌یابند (Thomashow and Torii, 2020). علاوه بر این، کازئین کیناز ۱ (CK1) با مهار فسفریلاسیون این ناحیه تنظیمی باعث فعال‌سازی *DREB2A* در پاسخ به تنش گرمایی می‌شود (Kalaipandian *et al.*, 2023). نتایج تحقیقات یاد شده اثبات‌کننده تداخل یا تلاقی (Crosstalk) کارکرد *DREB2A* بین تنش‌های خشکی و گرما است.

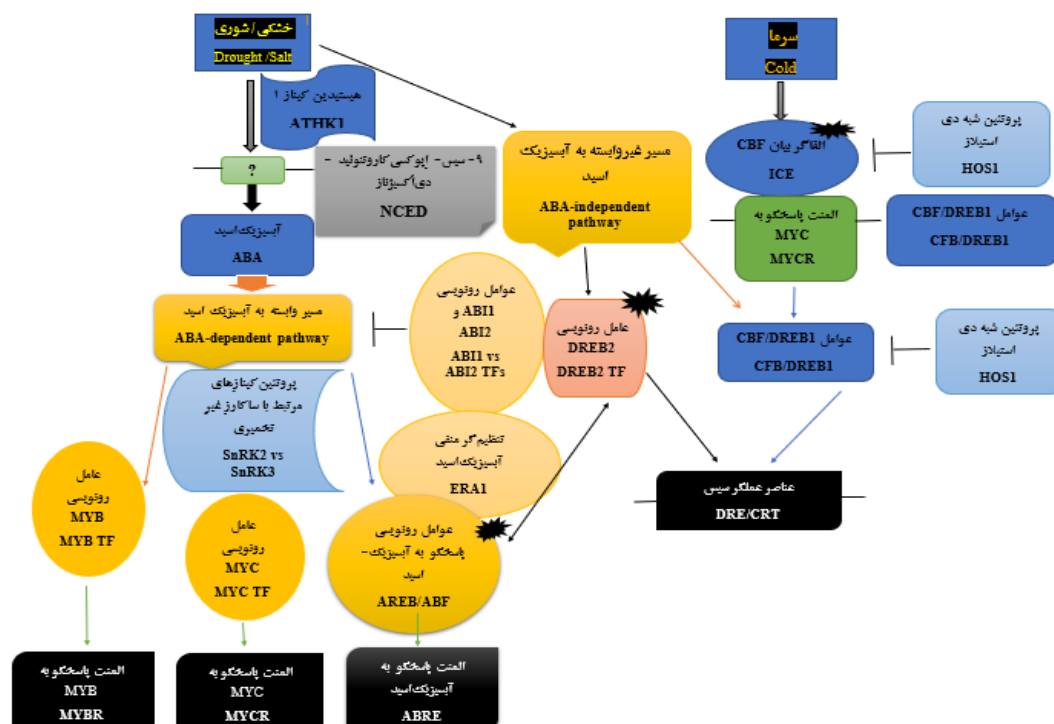
رونویسی وابسته به اسید آبسزیک در پاسخ گیاهان به تنش‌های غیرزیستی

آبسزیک اسید نقش مهمی در انتقال پیام تنش خشکی و اسمزی در گیاهان ایفا می‌کند (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). تنش اسمزی با افزایش سطح آبسزیک اسید باعث فعال‌سازی مجموعه‌ای از ژن‌ها می‌شود. عوامل رونویسی پاسخ دهنده به آبسزیک اسید (AREB/ABF) به همراه یک ناحیه متصل به DNA از نوع زیپ لوسینی بازی (bZIP)، به عنصر پاسخ دهنده به آبسزیک اسید (ABRE:ACGTGG/TC) متصل شده و نقش محوری در فعال‌سازی ژن وابسته به آبسزیک اسید ایفا می‌کنند (Uno *et al.*, 2000; Gholinezhad *et al.*, 2022). عنصر پاسخ دهنده به آبسزیک اسید به عنوان عنصر عملگر سیس، تنظیم بیان ژن پاسخ دهنده به آبسزیک اسید را بر عهده دارد (Yamaguchi-Shinozaki and Shinozaki, 2006). در گیاه آرابیدوبسیس، دو عنصر سیس پاسخ دهنده به آبسزیک اسید برای تنظیم بیان ژن *RD29E* که یک پروتئین فراوان در مرحله انتهایی جنین‌زایی را رمز می‌کنند، گزارش شده است (Nakashima and Suenaga, 2017). در گیاهان همانند سایر موجودات زنده، عوامل رونویسی در اثر تغییر پس از ترجمه‌ای از نوع فسفریلاسیون تنظیم می‌شوند؛ به طوری که عوامل رونویسی پاسخ دهنده به آبسزیک

رمزکننده *DREB2* در اثر تنش سرما القا نمی‌شود (Thomashow and Torii, 2020). در پاسخ به تنش گرما، بیان تعدادی از ژن‌های عوامل رونویسی شوک حرارتی (HSF) و پروتئین‌های شوک حرارتی (HSPs) به عنوان چاپرون‌های مولکولی القا می‌شوند. عوامل شوک حرارتی در القای HSPهای پاسخ دهنده به تنش گرمایی در گیاهان نقش دارند. در بین گروه A عوامل شوک حرارتی، HSFA1 به عنوان ناحیه فعال‌کننده اصلی رونویسی، بیان سریع سایر عوامل رونویسی پاسخ دهنده به تنش گرما از جمله HSFB، HSFA7، HSFA2، *DREB2A* و MBF1C را تحریک می‌کند. در گروه B عوامل شوک حرارتی، HSFBها سرکوب‌گر رونویسی بوده و به صورت منفی بیان بسیاری از HSFهای قابل القای گرمایی (HSFA2 و HSFA7) و HSPهایی مانند HSP70 و HSP101 را تنظیم می‌کنند (Kalaipandian *et al.*, 2023). علاوه بر این، HSFBها ژن‌های هدف HSFA1ها در پایین دست بوده و با تعامل با یکدیگر، یک شبکه تنظیمی مسئول بیان ژن‌های پاسخ دهنده به تنش گرما را تشکیل می‌دهند. در آزمایش سوزوکی و همکاران (Suzuki *et al.*, 2011)، در ژنوتیپ جهش یافته *ambf1c* باعث افزایش میزان بیان *DREB2A* و HSFBها در طول تنش گرما شد. گزارش شده است که در گیاه گندم، بیش‌بیان TaHSFC2a-B باعث فراتنظیمی HSPها و سایر ژن‌های حفاظتی گرمایی و در نتیجه بهبود تحمل گیاه به گرما شد (Kalaipandian *et al.*, 2023). بیش‌بیان انواع فعال *DREB2A* (CA) در گیاهان تراریخته که فاقد عامل تنظیمی منفی (NRD) در بخش مرکزی *DREB2A* هستند، نشان‌دهنده افزایش ژن القایی تنش و بیان ژن‌های تحمل به تنش خشکی است (Thomashow and Torii, 2020). *DREB2A* با سازوکارهای تنظیمی مختلف ناحیه تنظیمی منفی، باعث پیام‌رسانی خشکی و گرمایی می‌شود (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022).

فعال‌کننده عوامل رونویسی پاسخ دهنده به آبسزیک اسید (AREB1/ABF2 & AREB2/ABF4) گزارش شده‌اند (Zhu et al., 2007; Gholinezhad et al., 2022). به نظر می‌رسد که این عوامل رونویسی، به عنوان مؤلفه اصلی در ادغام پیام‌های ورودی ناشی از تنش‌های محیطی نقش ایفا می‌کنند (شکل ۱).

اسید (ABI5 و AREB/ABF) در آرابیدوبسیس و TRAB1 در برنج در اثر فسفریلاسیون دنباله‌های متعدد سرین/ترئونین (Ser/Thr) تنظیم می‌شوند (Hirayama and Shinozaki, 2010). پروتئین کیناز نوع دو مرتبط با ساکارز غیر تخمیری (SnRK2) و پروتئین کینازهای وابسته به یون کلسیم (CDPK) به عنوان کاندیدهای



شکل ۱- عملکرد شبکه تنظیم کننده رونویسی در گیاهان در پاسخ به تنش‌های خشکی، شوری و سرما

Fig. 1. Transcriptional regulatory network functioning in plants in response to drought, salinity and cold stress (Hirayama and Shinozaki, 2010)

کلسیم و آبسزیک اسید انجام می‌دهند. این موضوع باعث سنتز اسمولیت‌ها و تنظیم اسمزی می‌شود (Deinlein et al., 2014). برخی از حسگرهای اسمزی و مسیرهای پیام‌رسانی احتمالی به عنوان کاندیدهای پاسخ دهنده به تنش معرفی شده‌اند. نتایج تحقیقات ژنتیک معکوس نشان داده است که هیستیدین کیناز ۱ (AHK1/ATHK1) یک هیستیدین کیناز غشایی در گیاه آرابیدوبسیس است که می‌تواند به عنوان یک حسگر اسمزی در سلول‌های مخمر و احتمالاً در

مسیرهای انتقال پیام در پاسخ گیاهان به تنش‌های غیرزیستی در گیاهان انواع مختلف حسگرهای مولکولی از جمله حسگرهای اسمزی، حسگرهای مکانیکی، کانال‌های کلسیمی و حسگرهای گونه‌های فعال اکسیژن برای پاسخ مناسب به انواع تنش‌های غیرزیستی، بویژه تنش خشکی شناسایی شده‌اند (شکل ۲). به علاوه در پایین دست حسگرهای اسمزی، مسیرهای پیام‌رسانی زیادی وجود دارند که تنظیم بیان ژن‌ها را با کمک یون

آرابیدوبسیس پروتئین کینازهای ۴ و ۱۱، عوامل رونویسی پاسخ دهنده به آبسزیک اسید را به صورت وابسته به این هورمون فسفریله می کنند (Zhu *et al.*, 2007; Gholinezhad *et al.*, 2022). به نظر می رسد که کانال های کلسیمی فعال شده توسط کشش (Stretch-activated calcium channels)، به عنوان کاندیدای حسگر اسمزی در دریافت تنش خشکی عمل می کنند. کانال های حساس مکانیکی نفوذپذیر کلسیم ۱ و ۲ (MCA 1 and 2)، تغییرات اسمزی را در غشای پلاسمایی حس می کنند تا باعث ورود یون کلسیم برای فعال سازی پیام رسانی سلولی پایین دست شوند (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). این کانال ها و سایر حسگرهای اسمزی، مسئول پاسخ های پیچیده گیاه به تنش خشکی هستند. کاهش هیپراسمولاریتی ناشی از افزایش یون کلسیم ۱ (OSCA1) نیز به عنوان کانال پروتئینی دیگر، ورود یون کلسیم را در پاسخ به تنش اسمزی تنظیم می کند (Murthy *et al.*, 2018). نقش این کانال تنها با ورود یون کلسیم ناشی از تنش اسمزی در سلول های روزنه ظاهر می شود. پروتئین غشایی خانواده OSCA (OSC1/OSCA1.2) می تواند باعث ورود یون کلسیم در پاسخ به تنش خشکی شود. این پروتئین، یک کیناز شبه گیرنده تکراری غنی از لوسین (Leucine-rich repeat receptor-like kinase) است که توسط پراکسید هیدروژن در ناحیه خارج سلولی فعال شده و باعث ورود یون کلسیم به سلول های محافظ و بسته شدن روزنه ها می شود (Wu *et al.*, 2020). فعالیت پیام رسانی گونه های فعال اکسیژن نیز توسط هومولوگ D اکسیداز انفجار تنفسی نوری (RBOHD) القا شده و باعث بسته شدن روزنه ها در برگ های تحت تنش می شود. تصور می شود که پیام رسانی گونه های فعال اکسیژن در شرایط تنش خشکی صورت می گیرد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022).

سلول های گیاهی عمل کند. در گیاه آرابیدوبسیس، هیستیدین کیناز ۱ به عنوان یک هومولوگ کارکردی در مخمر، کدکننده Slh1p که یک حسگر اسمزی هیستیدین کیناز است، معرفی شده است. ارزیابی ژنوتیپ های جهش یافته *ahk1* و بیش بیان آن نشان داد که این ژن به عنوان تنظیم کننده مثبت تحمل به تنش خشکی عمل می کند. به نظر می رسد که پروتئین های شبه تنظیم کننده پاسخ (Response regulator-like protein) به عنوان سازوکارهای پیام رسان پایین دست در فرآیندهای علامت دهی شرکت می کنند (Wohlbach *et al.*, 2008). ژن های گیاهی مسیر آبشارهای مپ کینازی (MAP kinase cascades) نیز که احتمالاً به عنوان اجزای اصلی پیام رسان سلولی در پایین دست حسگرهای اسمزی عمل می کنند، از نظر پاسخ به تنش های محیطی مورد ارزیابی قرار گرفته اند (Hirayama and Shinozaki, 2010). نتایج مطالعات بیوشیمیایی و ژنتیکی در گیاه آرابیدوبسیس، وجود آبشارهای مپ کینازی از جمله آبشار MEKK1-MKK2-MPK4/6 را که در انتقال پیام های تنش شوری و سرما نقش دارند، آشکار ساخته است (Deinlein *et al.*, 2014). یون کلسیم یکی از مهم ترین پیام رسان های ثانویه در پاسخ به محرک های خارج سلولی در گیاهان است. این یون، با فعال سازی مسیر تنظیمی SOS (بیش از حد حساس به شوری)، حذف یون سدیم را از طریق آنتی پورتر SOS1 و نیز ذخیره آن در واکوئل از طریق آنتی پورتر NHX1 تنظیم می کند (Hoseinpour *et al.*, 2021). دو پروتئین کیناز به عنوان اهداف پیام رسانی یون کلسیم در گیاهان در نظر گرفته شده اند. یکی از آنها، پروتئین کیناز ۳ مرتبط با ساکارز غیر تخمیری ۱ (SnRK3) است که فعالیت آن وابسته به پروتئین های شبه کلسی نورین B (Calcineurin B-like protein) متصل به یون کلسیم است. پروتئین کیناز دیگر، پروتئین کیناز وابسته به کلسیم است (Wohlbach *et al.*, 2008). نتایج تحقیقات نشان داده است که در گیاه

دهیدراتاسیون در یک مسیر مستقل از آبسزیک اسید فعال می‌شوند که نتیجه آن تنظیم واپاشی mRNA توسط آنزیم جداساز mRNA یا واریکوس (VARICOS) فسفریله شده توسط این زیر کلاس است. فسفریلاسیون کینازهای B4-Raf توسط زیر کلاس I ژن‌های خانواده SnRK2 نیز وجود سامانه پیام‌رسان واریکوس / زیر کلاس B4-Raf-SnRK2 / I را با هدف تنظیم جمعیت mRNA برای سازگاری با تنش خشکی اثبات نمود (Soma et al., 2021). سایر پروتئین‌های گیرنده‌ای، دوجی-پروتئین‌های روی غشای پلاسمایی (Membrane-anchored G-protein-coupled) به نام‌های GTG1 و GTG2 هستند که از گیرنده‌های ضروری آبسزیک اسید محسوب می‌شوند.

سایر هورمون‌های گیاهی نیز به‌طور مستقیم و غیرمستقیم نقش مهمی در تنش‌های غیرزیستی ایفا می‌کنند. گزارش شده است که سالیسیک اسید، اتیلن و جاسمونیک اسید از طریق فعل و انفعال با آبسزیک اسید، بر پاسخ‌های گیاه به تنش‌های غیرزیستی تأثیر می‌گذارند (Chen et al., 2021) (شکل ۳). پروتئین‌های دلا (DELTA proteins) همراه با زیریکو (XRICO) که یک القاکننده بیوسنتز آبسزیک اسید است، به عنوان تنظیم‌کننده منفی پاسخ به شوری عمل می‌کنند. این پروتئین‌ها با مهار پروتئین‌های گیرنده جاسمونات (Jasmonate ZIM-domain) که تنظیم‌گر منفی پاسخ به شوری هستند، نقشی مشابه با جاسمونیک اسید ایفا می‌کنند. جاسمونیک اسید پروتئین‌های دلا را با مهار اتصال به کمپلکس جیبرلیک اسید-کوتوله یک غیرحساس به جیبرلین (GA-GID1) تحریک و از پروتئولیز این پروتئین‌ها ممانعت به عمل می‌آورد (Lan et al., 2014). اتیلن نیز از طریق فعال‌سازی گیرنده‌های ETR1/ETR2/EIN4 که تنظیم‌کننده‌های منفی تحمل به شوری هستند، نقش تنظیمی مثبت در پاسخ به شوری ایفا می‌کند (Kazan, 2015). جدا از این، عوامل رونویسی AtMYC2 و ERF1 به ترتیب به

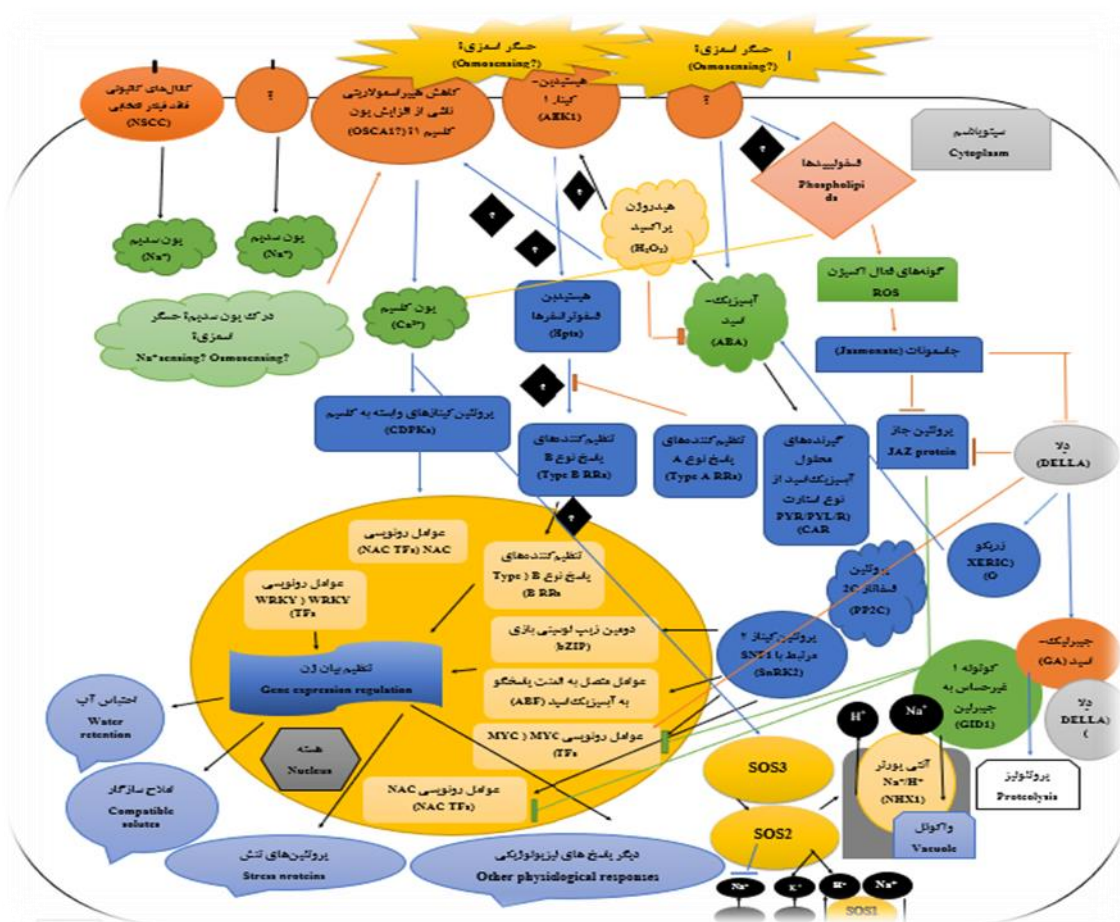
دارند. نتایج تجزیه‌های ژنتیکی و بیوشیمیایی نشان داده است که این پروتئین‌ها در حضور آبسزیک اسید مستقیماً به پروتئین فسفاتاز 2C متصل بوده و فعالیت آنها را به صورت وابسته به آبسزیک اسید مهار می‌کنند. این نتایج نشان می‌دهد که آبسزیک اسید فرآیندهای سلولی را با تعدیل فعالیت پروتئین فسفاتاز 2C تنظیم می‌کند و این موضوع نشان دهنده وجود یک سامانه منحصر به فرد در مسیرهای پیام‌رسانی هورمون‌های گیاهی است (Ma et al., 2009). همچنین گزارش شده است که کلاد A پروتئین فسفاتاز 2C (Clade A PP2C) در تعامل با SnRK2های فعال شده توسط آبسزیک اسید، آنها را از طریق دفسفریلاسیون باقیمانده‌های آمینواسید اختصاصی خود غیرفعال می‌نمایند (شکل ۴). ژن‌های خانواده SnRK2 دارای ۱۰ عنصر هستند و به سه زیر کلاس تقسیم می‌شوند. از بین آنها، سه ژن از زیر کلاس III ژن‌های خانواده SnRK2، نقش‌های مهمی در انتقال پیام ایفا می‌کنند، زیرا ژنوتیپ‌های جهش یافته سه بار حذف شده (ناک‌اوت) آنها، دارای فنوتیپ غیرحساس به آبسزیک اسید بودند. زیر کلاس SnRK2 IIIها توسط پروتئین کیناز کیناز کیناز فعال‌شده با میتوزن (MAPKKK) یا کیناز شبرف نوع B (B-type Raf-like kinase) در نوعی خزّه (*Physcomitrella patens*) فعال شدند (Fujita et al., 2018). در گیاه آراییدوبسیس نیز، پروتئین کینازهای شبرف نوع B در فسفریلاسیون و فعال‌سازی زیر کلاس III ژن‌های خانواده SnRK2 نقش ایفا می‌کنند (Soma et al., 2021). کینازهای B2-Raf و B3-Raf به عنوان پروتئین کینازهای اختصاصی سرین/ترئونین نیز در اثر تنش اسمزی به شیوه‌ای مستقل از آبسزیک اسید فعال می‌شوند. این یافته‌ها نشان دهنده تداخل فعالیت SnRK2 بین مسیرهای مستقل و وابسته به آبسزیک اسید می‌باشد (Soma et al., 2021; Takahashi et al., 2020a). در مقابل، زیر کلاس I ژن‌های خانواده SnRK2ها در اثر

شده است. در میان این ژن‌ها، جهش حذفی (ناک‌اوت) ژن‌های ناقل کاست متصل به آدنوزین تری فسفات (ATP binding cassette transporter) در گیاه آراییدوبسیس (*AtABCG25*)، یک فوتوپ حساس به آبسزیک اسید را نشان داد. نتایج تجزیه‌های بیوشیمیایی نشان داد که *AtABCG25* به‌عنوان خارج کننده آبسزیک اسید (ABA exporter) عمل می‌کند. گیاهانی که این ژن در آنها بیش بیان می‌شود، کارایی مصرف آب بالاتر و هدررفت آب کمتری نسبت به گیاهان تیپ وحشی نشان می‌دهند (Kuromori *et al.*, 2022). دیگر ناقل ابسزیک اسید با

عنوان نقاط همگرایی پیام‌های JA/ET و JA/ABA گزارش شده‌اند. این فعل و انفعالات احتمالاً برای تلفیق پیام‌های مختلف تنش و حفظ تعادل میان واکنش‌های پاسخ در سطوح سلولی و کل گیاه ضروری هستند (Hirayama and Shinozaki, 2010).

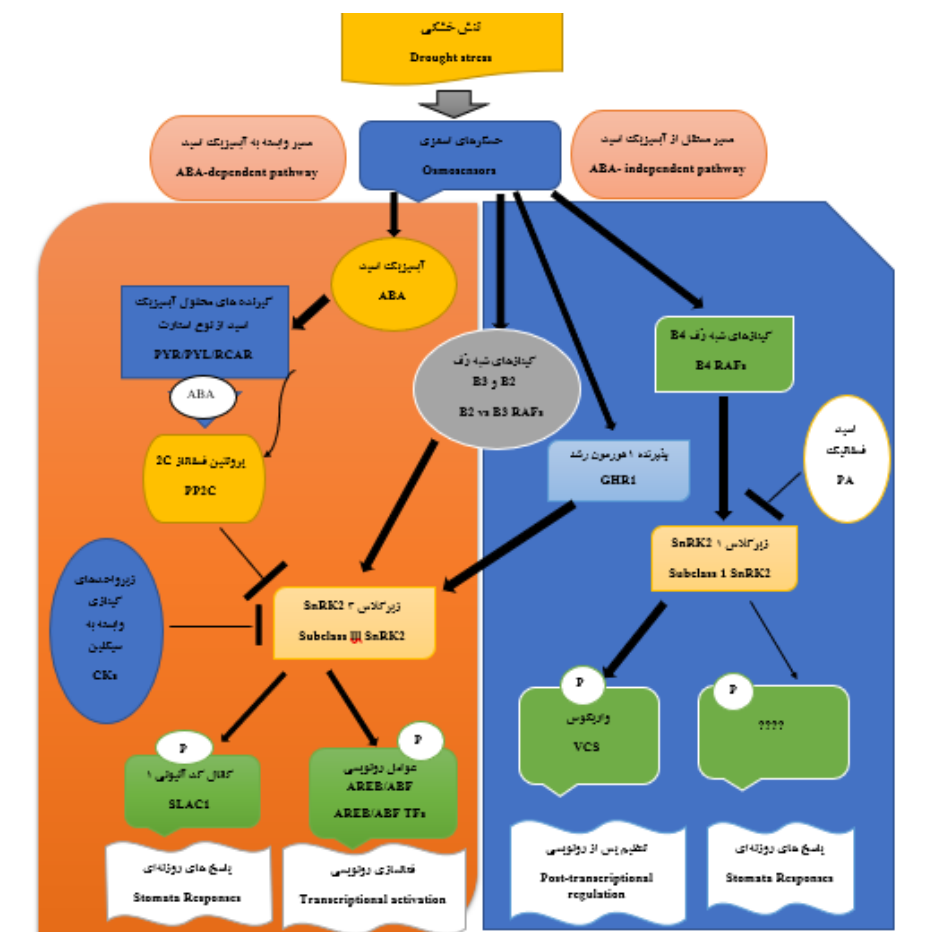
عملکرد ناقل‌های آبسزیک اسید در پیام‌رسانی بین بافتی و پپتیدهای گیاهی در پیام‌رسانی نزدیک دور

انواع مختلفی از ناقل‌های غشایی به عنوان ناقل آبسزیک اسید معرفی شده‌اند. ۱۲۹ ژن ناقل آبسزیک اسید در گیاه آراییدوبسیس شناسایی



شکل ۳- سازوکارهای تحمل به شوری در گیاهان

Fig. 3. Mechanisms of salinity tolerance in plants (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022)



شکل ۴- فسفریلاسیون سلولی گیاه در پاسخ های وابسته و مستقل از آبسزیک اسید در شرایط تنش خشکی

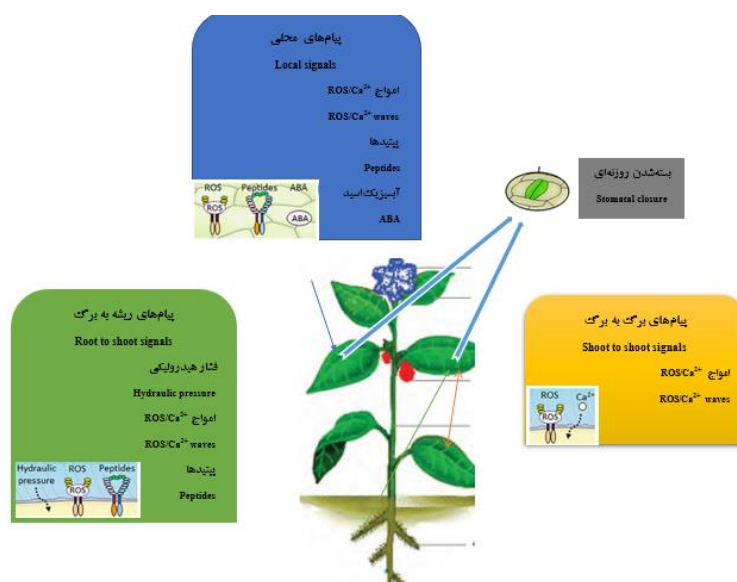
Fig. 4. Phosphorylation signaling of plants in ABA-dependent and ABA-independent responses under drought stress conditions (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022)

سم زدایی (*AtDTX50*) در گیاه آراییدوبسیس به عنوان دیگر ناقل آبسزیک اسید گزارش شده است. این پروتئین در غشای پلاسمایی قرار داشته و خارج کننده آبسزیک اسید است. گیاهان حاوی ژن *AtDTX50* جهش یافته، دارای هدایت روزنه ای کم تر و تحمل بیشتری نسبت به تنش خشکی هستند (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). تحلیل های دقیق از ژنوم گیاه آراییدوبسیس نشان داد که چارچوب های خوانش باز (Open reading frame) پیش بینی شده، پپتیدهای کوچکی را رمز می کنند که به عنوان هورمون در مراحل مختلف رشد گیاه نقش دارند. این پپتیدها ارتباط سلول به سلول و پیام رسانی نزدیک و دور را تنظیم می کنند (Takahashi

نام *AtABCG40* در سلول های محافظ روزنه بیان شده و به عنوان وارد کننده آبسزیک اسید (*ABA importer*) شناخته شده است. بیان این ژن در سلول های محافظ روزنه، فرضیه متحرک بودن آبسزیک اسید بین بافت های آوندی و بافت های اپیدرمی را نشان می دهد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). پیامد جهش حذفی در این ژن، باز شدن روزنه ها و حساسیت گیاه به کم آبی بود (Kuromori *et al.*, 2022). علاوه بر این، در گیاه آراییدوبسیس چندین عضو از خانواده ناقل نترات ۱ / ناقل پپتید (NPF) به عنوان ناقل های آبسزیک اسید شناسایی شده اند که با تنظیم میزان آبسزیک اسید در بسته شدن روزنه ها نقش دارند (Shimizu *et al.*, 2021). ژن ناقل

افزایش می‌یابد. گزارش شده است که در برگ‌ها، کینازهای شبه گیرنده‌های BAM1 و BAM3 به عنوان گیرنده‌های پپتید CLE25 عمل می‌کنند. انتقال پیام توسط این کینازها باعث القای ژن ۹-سیس-اپوکسی کاروتنوئید دی‌اکسیژناز (*NCED3*) برای تجمع آبسزیک اسید شده که باعث تنظیم درجه گشودگی روزنه‌ها می‌شود (Kuromori *et al.*, 2022). بیان ژن *CLE25* در ریشه، اطلاعات مربوط به وقوع تنش خشکی را از ریشه به برگ‌ها منتقل می‌کند و به دنبال آن، علائم سازگاری گیاه با کمبود آب ظاهر می‌شود (Takahashi *et al.*, 2020a).

(Shinozaki and Yamaguchi-*et al.*, 2020a; Yoshida *et al.*, 2021). خانواده پپتیدهای کلاواتا ۳ / مرتبط با ناحیه حفاظت‌شده جنین (CLE)، از جمله پپتیدهای فعال در فرآیندهای رشو و نمو گیاه هستند (Shinozaki and Yamaguchi-*et al.*, 2022). نتایج مطالعات نشان داده است که یکی از پپتیدهای CLE به نام CLE25 به عنوان یک مولکول پیام‌رسان متحرک از ریشه به ساقه عمل نموده و باعث بسته شدن روزنه‌ها و بیان ژن‌های مرتبط با تنش در شرایط تنش خشکی می‌شود (Takahashi *et al.*, 2020a). بیان این ژن در بافت‌های آوندی ریشه در پاسخ به خشکی



شکل ۵- پیام‌رسانی نزدیک (محلی) و بین بافتی از ریشه به برگ و برگ به برگ در پاسخ گیاه به تنش خشکی

Fig. 5. Local and inter-tissue signaling from root to leaf and leaf to leaf in response of plant to drought stress

(Takahashi *et al.*, 2020a)

پیام‌های متحرک حاصل فشار هیدرولیکی، امواج ROS/Ca^{2+} ، پپتیدها و فیتوهورمون‌ها واسطه ارتباطات بین بافتی و از راه دور برای کسب تحمل به خشکی هستند. پیکان سبز، پیام‌های ریشه به برگ مانند پیام‌های حاصل از فشار هیدرولیکی، امواج ROS/Ca^{2+} و پپتیدها را در شرایط خشکی نشان می‌دهد. پیکان نارنجی، نشان دهنده پیام‌رسانی برگ به برگ امواج ROS/Ca^{2+} است که بسته شدن روزنه‌ها را در شرایط تنش خشکی تنظیم می‌کند. پیکان آبی نیز پیام‌های نزدیک (محلی) امواج ROS/Ca^{2+} ، پپتید یا پیام‌های آبسزیک اسید را نشان می‌دهد که هدایت روزنه‌ای را در شرایط تنش تنظیم می‌کنند

Mobile signals caused by hydraulic pressure, ROS/Ca^{2+} waves, peptides and phytohormones mediate inter-tissue and long-distance communication for drought tolerance. The green arrow shows root to leaf signals such as hydraulic pressure signals, ROS/Ca^{2+} waves and peptides in water deficit conditions. The orange arrow indicates leaf to leaf signaling of ROS/Ca^{2+} waves that mediate stomatal closure under stress conditions. The blue arrow also shows the local signals of ROS/Ca^{2+} waves, peptide or ABA signals that mediate stomatal conductance under stress conditions

القا شده و با کمک آبسزیک اسید یک پروتئین شبیه به پروتئین بدری ناشناس را رمز می‌کند (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). فعال‌سازی این ژن با

سایر عوامل رونویسی در بیان ژن‌های پاسخ دهنده گیاهان به تنش‌های غیرزیستی در گیاه آراییدوبسیس، ژن *RD22* در اثر تنش خشکی

خشکی القا شده و باعث ایجاد تغییرات مورفولوژیکی در برگ‌های گیاه می‌شود (Urano *et al.*, 2022). در ژنوتیپ‌های جهش یافته حذفی (ناکوت شده) *TCP13*، رشد ریشه غیرحساس به آبسزیک اسید مشاهده شده و باعث کاهش بیان ژن قابل القای خشکی شد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). سه عامل رونویسی زیپ‌لوسینی‌بازی (*bZIP60/bZIP17/bZIP28*) در واکنش پروتئینی باز نشده (Unfolded protein response) یا پاسخ‌های تنش شبکه آندوپلاسمی در تنش‌های غیرزیستی عمل می‌کنند. دبل‌ناکوت ژنوتیپ‌های جهش یافته *bZIP17* و *bZIP28* باعث تظاهر یک فنوتیپ ریشه کوتاه و بیش‌بیان *bZIP60* باعث افزایش تحمل به شوری شد (Fujita *et al.*, 2018; Kim *et al.*, 2022). لازم به ذکر است که جهش سرکوب‌گر (Suppressor mutation) در ژن *TAF12b* باعث بازیابی رشد ریشه در ژنوتیپ‌های جهش یافته دبل‌ناکوت شده گردید (Kim *et al.*, 2022). دیگر عامل رونویسی، پروتئین هومئوپاکس HB6 به عنوان تنظیم کننده منفی پاسخ به آبسزیک اسید عمل می‌کند. تعامل این پروتئین با راه‌اندازهای (پروموتراهای) القایی آبسزیک اسید و همچنین پروتئین فسفاتاز غیرحساس به آبسزیک اسید، نشان دهنده نقش آن در پاسخ به آبسزیک اسید و باز شدن روزنه‌ها می‌باشد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). در شرایط تنش گرما، عوامل رونویسی WRKY18، WRKY25، WRKY26، WRKY33، WRKY39، WRKY40، WRKY46 و WRKY68 به صورت هماهنگ، تحمل حرارتی گیاه را با تنظیم مثبت مسیرهای پیام‌رسان مرتبط با پروتئین‌های شوک حرارتی القا می‌کنند (Li *et al.*, 2020). بیش‌بیان *OsWRKY11* تحت کنترل راه‌انداز HSP101 باعث القای تحمل به گرما در برنج شد (Wu *et al.*, 2020). اسامی ژن‌ها و عوامل موثر در پاسخ و تحمل به تنش‌های غیرزیستی در جدول ۱ ارائه شده است.

مشارکت همزمان عوامل رونویسی MYC (*AtMYC2*) و MYB (*AtMYB2*) صورت می‌گیرد (Abe *et al.*, 1997; Hoseinpour *et al.*, 2021). بیش‌بیان *AtMYC2* و *AtMYB2* علاوه بر اینکه باعث تظاهر یک فنوتیپ حساس به آبسزیک اسید شد، تحمل به تنش اسمزی را نیز بهبود بخشید (شکل ۱). *AtMYC2* یک عامل رونویسی اصلی در رونویسی القا شده با جاسمونیک اسید است و تداخل بین پاسخ‌های آبسزیک اسید و جاسمونیک اسید از طریق این عامل صورت می‌گیرد (Kazan, 2015). علاوه بر این، بیش‌بیان *OsMYB55* در گیاه برنج باعث تجمع آمینواسیدهای گلوتامیک اسید، گاما آمینوبوتیریک اسید (GABA)، آرژنین و پرولین و بهبود تحمل به گرما در مرحله رویشی گیاه می‌شود (Kalaipandian *et al.*, 2023). سه عامل رونویسی NAC از جمله RD26، از طریق اتصال به عنصر با عملکرد سیس، باعث تنظیم مثبت ژن پاسخ دهنده سریع به خشکی می‌شوند (Tran *et al.*, 2007). لازم به ذکر است که عوامل رونویسی هومئودومین انگشت روی (ZF-HD) برای بیان ژن *ERD1* فعال شده توسط NAC ضروری هستند (Tran *et al.*, 2007; Hoseinpour *et al.*, 2021). ژن *ERD1* که یک زیرواحد تنظیمی پروتئاز Clp را رمز می‌کند، قبل از انباشت آبسزیک اسید به خشکی و شوری شدید پاسخ می‌دهد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). این الگوی بیانی نشان می‌دهد که یک مسیر مستقل از آبسزیک اسید در پاسخ گیاه آراییدوبسیس به تنش خشکی وجود دارد (Nakashima and Suenaga, 2017). نتایج مطالعات نشان داده است که *TaNAC21* مقاومت به گرما را با تنظیم بیان ژن‌های پاسخ دهنده به تنش گرما (مثل *AtHSFA3* و *AtDREB2A*) در گندم افزایش داد (Kalaipandian *et al.*, 2023). به علاوه بیش‌بیان ژن *OsNAC3* در برنج، باعث القای تحمل به دمای بالا از طریق تعدیل هموستاز گونه‌های فعال اکسیژن شد (Fang *et al.*, 2015). گزارشات حاکی از آن است که ژن *TCP13* در اثر

"نقش مطالعات ژنومیکس کارکردی در شناسایی پاسخ‌های...، درویش زاده و بروشان، ۱۴۰۲، ۲۳۲-۲۰۷"

جدول ۱- اسامی ژن‌ها و عوامل موثر در پاسخ و تحمل به تنش‌های غیرزیستی در گیاهان

Table 1 Names of genes and effective factors in response and tolerance to abiotic stresses in plants

Abiotic stress	تشخیص‌های غیرزیستی	Encoded protein	پروتئین رمزشونده	The name of gene	نام ژن	References	منابع
Inducible genes involved in stress tolerance							
Drought, Cold	خشکی / سرما	Late embryogenesis abundant proteins	پروتئین‌های فراوان در مرحله انقباض جنینی	LEA	ژن‌های القا می‌شوند در تحمل به تنش	Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	Early responsive to dehydration 1 Clp protease regulatory subunit	زیر واحد تنظیمی پروتئاز Clp پاسخ دهنده سریم به خشکی	ERD1		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Heat, Drought	گرما / خشکی	Heat shock protein	پروتئین شوک حرارتی	HSP		Kalaipandian <i>et al.</i> , 2023	
Drought, Cold, Heat	خشکی / سرما / گرما	Galactinol synthase	گالاکتینول سنتاز	Gols		Urano <i>et al.</i> , 2009	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	GABA decarboxylase	گاما آمینو بوتیریک اسید کربوکسیلاز	GAD		Urano <i>et al.</i> , 2009	
Drought, Cold, ABA	خشکی / سرما / آبیسیکاسید	Responsive to dehydration 29	پروتئین پاسخ دهنده به خشکی ۲۹	RD29		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	Responsive to dehydration 22 Unidentified seed protein	پروتئین بذری ناشناخته پاسخ دهنده به خشکی ۲۲	RD22		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Transcription factors							
عوامل رونویسی							
Heat	گرما	Heat shock factor A1	عامل شوک حرارتی A1	HSAF1		Kalaipandian <i>et al.</i> , 2023	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	Homeobox 6 TF	عامل رونویسی هومو باکس ۶	HB6		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Cold	سرما	DRE-binding protein 1/ C-repeat binding factor	عامل متصل به DRE1 به CRT/ پروتئین متصل به DRE1	DREB1/CBF		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Drought, Heat	سرما / گرما	DRE-binding protein 2	پروتئین متصل به DRE2	DREB2		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Heat, Salinity	گرما / شوری	WRKY TF	عامل رونویسی WRKY	WRKY		Li <i>et al.</i> , 2020; Chen <i>et al.</i> , 2012	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	ABRE-binding protein TF	عامل رونویسی متصل به عنصر پاسخ دهنده به آبیسیکاسید	AREB/ABF		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	MYC related TF 2	عامل رونویسی مرتبط با MYC2	AtMYC2		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	MYB related TF 2	عامل رونویسی مرتبط با MYB2	AtMYB2		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Drought	خشکی	NAC TF	عامل رونویسی NAC	NAC/RD26		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Heat	گرما	NAC TF	عامل رونویسی NAC	TaNAC21		Kalaipandian <i>et al.</i> , 2023	
Drought	خشکی	Zn finger-homeodomain TF	عامل رونویسی هومو دو مین انگشت روی	ZF-HD		Wohlbach <i>et al.</i> , 2008	
Drought	خشکی	TCP family 13 TF	عامل رونویسی خانواده TCP	TCP13		Urano <i>et al.</i> , 2022	
ER	شبه آندوپلاسمی	bZIP TF in ER stress response	عامل رونویسی زیپلوسینی بازی پاسخ دهنده به تنش شبکه آندوپلاسمی	bZIP60		Fujita <i>et al.</i> , 2018	
ER	شبه آندوپلاسمی	bZIP TF in ER stress response	عامل رونویسی زیپلوسینی بازی پاسخ دهنده به تنش شبکه آندوپلاسمی	bZIP17/28		Kim <i>et al.</i> , 2018	
ER	شبه آندوپلاسمی	TATA binding factor 12b	عامل 12b متصل شونده به تاتاباکس	TAF12b		Kim <i>et al.</i> , 2022	
Cold	سرما	Calmodulin-binding TF	عامل رونویسی متصل به کالمودولین	CAMTA1		Kidokoro <i>et al.</i> , 2022	
Stress-responsive signaling factors							
عوامل پیام‌رسان پاسخ دهنده به تنش							
Salinity	شوری	SNF- related protein kinase 1	پروتئین کیناز ۱ مرتبط با ساکارز غیر تخمیری ۱	SnrK1		Coello <i>et al.</i> , 2011	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	SNF-like protein kinase 2	پروتئین شبه کیناز ۲ مرتبط با ساکارز غیر تخمیری ۱	SnrK2		Soma <i>et al.</i> , 2021	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	Protein phosphatase 2C	پروتئین فسفاتاز 2C	PP2C		Yoshida <i>et al.</i> , 2018	
ABA	آبیسیکاسید	START-type ABA receptor	گیرنده آبیسیکاسید از نوع استارت	PYR/PYL/RCAR		Park <i>et al.</i> , 2009	
Drought, ABA	خشکی / آبیسیکاسید	MAPK kinase kinase (MAPKKK)	پروتئین کیناز کیناز کیناز فعال شده با میتوزن	Raf-like kinase		Soma <i>et al.</i> , 2021	
Drought	خشکی	VARICOSE mRNA decapping	آرژیم جدا ساز mRNA (واریکوس)	VCS		Soma <i>et al.</i> , 2021	
Dry	خشکی	Casein kinase 1	کازین کیناز ۱	CK1		Kalaipandian <i>et al.</i> , 2023	
Drought, Cold, ABA	خشکی / سرما / آبیسیکاسید	Ca ²⁺ -dependent protein kinase	پروتئین کیناز وابسته به کلسیم	CPK		Soma <i>et al.</i> , 2021	
Drought, Salinity	خشکی / شوری	Arabidopsis histidine kinase 1	هیستیدین کیناز ۱ آرابیدوپسیس	ATHK1/AHK1		Wohlbach <i>et al.</i> , 2008	
Drought, Cold	خشکی / سرما	MID1 homolog of yeast Ca ²⁺ -permeable stretch-activated channel	هومولوگ MID1 مخمر - کانال فعال شده توسط کشش قابل نفوذ کلسیم	MCA1		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	
Drought, Salinity	خشکی / شوری	Hyperosmolarity induced Ca ²⁺ increase	افزایش یون کلسیم ناشی از هیپراسمولاریتی	OSCA1		Murthy <i>et al.</i> , 2018; Murthy <i>et al.</i> , 2018	
ROS	گونه‌های فعال اکسیژن	H ₂ O ₂ -induced Ca ²⁺ increase	افزایش یون کلسیم ناشی از هیدروژن پراکسید	HPCA		Wuet <i>et al.</i> , 2020	
ROS	گونه‌های فعال اکسیژن	Respiratory burst oxidase D	اکسیداز انفجار تنفسی	RBOHD		Wuet <i>et al.</i> , 2020	
Dry	خشکی	Clavata3 related peptide 25	پپتید ۲۵ مرتبط با ناحیه حفاظت شده جنین	CLE25		Takahashi <i>et al.</i> , 2020a	
Salinity	شوری	Na ⁺ /H ⁺ antiporter	آنتیپورتر Na ⁺ /H ⁺	SOS1		Brini and Masmoudi, 2012	
Salinity	شوری	Ca ²⁺ binding protein	پروتئین متصل شونده به یون کلسیم	SOS3		Gong <i>et al.</i> , 2000	
Transporters and enzymes related to abscisic acid							
ناقل‌ها و آنزیم‌های مرتبط با آبیسیکاسید							
ABA synthesis	سنتز آبیسیکاسید	9-cis-epoxycarotenoid dioxygenase	۹-سیس- اپوکسی کاروتنوئیدی اکسیژناز	NCED		Finkelstein, 2013	
ABA degradation	تجزیه آبیسیکاسید	P450 cytochrome oxidase	سیتوکروم اکسیداز P450	CYP707A		Finkelstein, 2013	
ABA transport	انتقال آبیسیکاسید	ATP-binding cassette transporter	ناقل کاست متصل به آدنوزین تری فسفات	ABC		Kuromori <i>et al.</i> , 2022	
ABA transport	انتقال آبیسیکاسید	Nitrate/peptide transporter	ناقل پپتید / نترات	NPF		Shimizu <i>et al.</i> , 2021	
ABA transport	انتقال آبیسیکاسید	Detoxification efflux carrier	ناقل جریان سم‌زدایی	DTX		Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022	

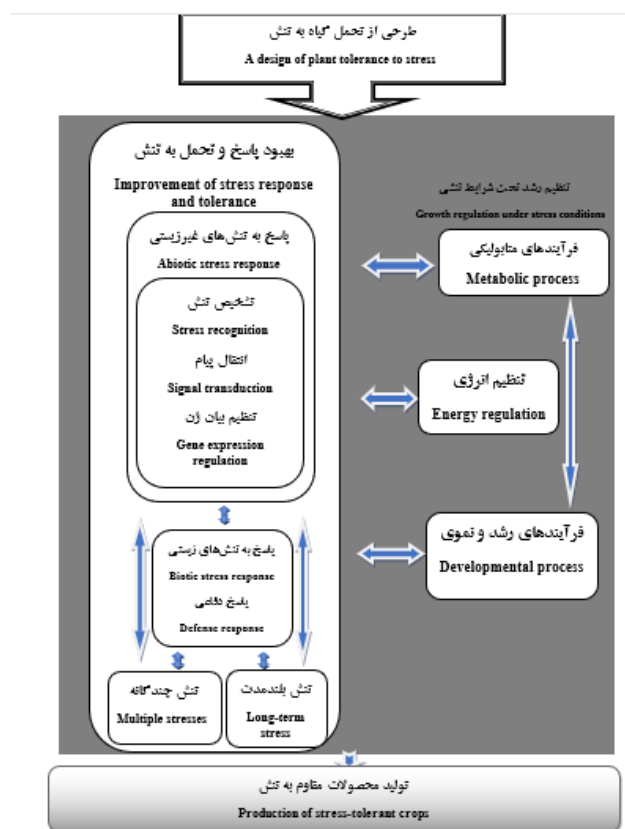
سازوکارهای تحمل گیاهان به تنش‌های غیرزیستی و استفاده از ژنومیکس برای تحمل تنش

نتایج تحقیقات انجام شده روی گونه‌های گیاهی در شرایط محیطی دشوار، اطلاعات مهمی در مورد سازوکارهای تحمل به تنش‌های محیطی فراهم نموده است (Hirayama and Shinozaki, 2010). یکی از مهم‌ترین گروه‌های گیاهی مورد مطالعه، هالوفیت‌ها هستند که در قادر به رشد در شرایط شوری بالا هستند. به طور کلی سازوکارهای تحمل هالوفیت‌ها به شوری شدید در گونه‌های مختلف هالوفیتی متفاوت است؛ اگرچه ویژگی‌های مشترکی در تنظیم دقیق محتوای یون‌های سدیم، کلسیم و کلر درون‌زاد در این گونه‌ها مشاهده شده است. در این راستا، گیاه شورپسند شاهی‌نمکی (*Thellungiella halophila*) به دلیل نزدیکی بودن با آراییدوبسیس و قدرت تحمل سایر تنش‌های غیرزیستی، مورد توجه قرار گرفته است. نتایج تحقیقات نشان داده است که این گیاه هالوفیت‌ها خصوصیات ماندن تجمع بیشتر پرولین، گزینش‌پذیری بالا برای یون‌ها و تنظیم حساس روزنه‌ای دارد. تلاش شده است تا از ژن‌های گیاه شاهی‌نمکی برای القای مقاومت به شوری در آراییدوبسیس استفاده شود و در همین رابطه چندین ژن کاندید شناسایی شده‌اند (Flowers and Colmer, 2008). این رویکرد برای درک اساس مولکولی تحمل به شوری در هالوفیت‌ها مفید است. در دهه اخیر، تجزیه مکان‌های ژنی کنترل‌کننده صفات کمی (QTL) در گونه‌های متحمل و غیرمتحمل گیاهی توجه زیادی را به خود جلب کرده است (Abdi et al., 2012; Abdi et al., 2013; Saeed and Darvishzadeh 2017; Ahmadpour et al., 2018; Alipour and Darvishzadeh, 2020; Hanif et al., 2021; Jabbari et al., 2021; Jabbari et al., 2022). مزیت عمده روش‌های مبتنی بر QTL این است که با هر می کردن و یا تجمع QTLها، تولید ارقام متحمل به تنش‌های محیطی امکان‌پذیر می‌شود (Takeda and Matsuoka, 2008). با تجزیه QTL ارقام حساس و

متحمل به شوری برنج، یک مکان ژنی SKC1 را که یک ناقل سدیم از نوع ناقل پتاسیم با میل ترکیبی بالا (HKT) را کد می‌کند، شناسایی شده است (Selvaraj et al., 2017). گزارش شده است که بیان نابجای اجزای موثر در پاسخ به تنش‌های غیرزیستی، باعث بهبود تحمل به تنش می‌شود، با این حال این موضوع اغلب باعث کاهش رشد گیاه می‌شود که احتمالاً به دلیل اثر منفی عوامل تجمع‌یافته بر کارکردهای سلول است (Hirayama and Shinozaki, 2010). چنین اثرات نامطلوبی را می‌توان با انتخاب راه‌انداز مناسب تنش-القا کاهش داد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). ترکیب ژن‌های مربوط به تنش در گیاهان آراییدوبسیس و برنج با راه‌انداز مختلف مؤثر بوده است. به عنوان مثال، بیش‌بیان ژن *AtGols2* در ترکیب با راه‌انداز یوبی کوئیتین، باعث افزایش تحمل به خشکی در برنج تراریخت شده و باعث افزایش عملکرد دانه در شرایط تنش خشکی در آزمایشات مزرعه‌ای شد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). *AtGols2* یک ژن در گیاه آراییدوبسیس است که گالاکتینول سنتاز (*Gols*) را که یک آنزیم کلیدی در بیوسنتز رافینوز است کد می‌کند. بوته‌های برنج با بیش‌بیان *AtGols2* محتوای آب نسبی بیشتری در برگ‌ها داشته و تحمل بهتری به خشکی نشان دادند (Selvaraj et al., 2017). دست‌ورزی دقیق عوامل رونویسی نیز می‌تواند در این رابطه مورد استفاده قرار گیرد. برخی از عوامل رونویسی یا ناقل‌های پیام ممکن است با حذف ناحیه‌های بازدارنده یا تغییر باقی‌مانده‌های آمینواسیدی تبدیل به فرم‌های فعال ساختاری شوند (Hirayama and Shinozaki, 2010). گزارشات نشان داده است که عوامل رونویسی DREB و AREB برای اصلاح تحمل به خشکی و عملکرد بالاتر در شرایط خشک مفید هستند (Nakashima and Suenaga, 2017). راهبردهای ذکر شده، روش‌های امیدوارکننده‌ای برای بهبود تحمل به تنش هستند، با این حال بهبود تحمل گیاهان با استفاده از این راهبردها نیاز به تحقیقات بیشتری دارد. در اکثر

بیماری‌ها را به صورت بسیار پیچیده تعامل دارند که اساس مولکولی این تعامل هنوز مشخص نشده است. بر این اساس گیاهان تراریخت که حامل ژن یا ژن‌های طراحی شده برای بهبود تحمل به یک تنش خاص هستند، ممکن است با مشکلات پیش‌بینی نشده‌ای روبه‌رو شوند. برای غلبه بر این مشکلات لازم است کل سامانه پاسخ دهنده گیاه به تنش به طور کامل شناخته شود (شکل ۶).

گزارشات، میزان تحمل گیاه به تنش تنها در دوره‌های زمانی کوتاه مورد بررسی قرار گرفته است. در عین حال همزمانی تنش‌های مختلف باعث ایجاد برخی محدودیت‌ها از جمله تغییرات فیزیولوژیکی غیرمنتظره و مخرب در تمام دوره زندگی گیاه می‌شود (Nakashima and Suenaga, 2017). پاسخ به تنش‌های غیرزیستی و آبسزیک اسید با پاسخ‌های دفاعی گیاه در برابر عوامل



شکل ۶- طراحی گیاهان متحمل به تنش‌های محیطی

Fig. 6. Designing of environmental stress-tolerant plants

به منظور تولید گیاهان متحمل به انواع تنش‌های زیستی و غیرزیستی با عملکرد بالا، اطلاعات جامعی درباره فرآیندهای موثر در پاسخ به تنش و تنظیم انرژی، فرآیندهای متابولیسمی و رشد و نمو مورد نیاز است. ادغام این موارد، راهکارهای مناسبی جهت دست‌ورزی گیاهان فراهم خواهد کرد. To produce plant tolerant to various abiotic and biotic stresses with high yielding, comprehensive knowledge about effective processes in response to stress and energy regulation, metabolic processes and growth and development, are required. Integration of these provides appropriate solutions to plant manipulation

گیاه به تنش، برآورد رشد گیاه در شرایط تنش و شرایط بدون تنش است. روش فنوتایپینگ کمی با تنظیم زمان و قدرت محرک‌های محیطی نامطلوب و مشاهدات

استفاده از روش فنوتایپینگ کمی برای بهبود تحمل گیاهان به تنش‌های غیرزیستی لازمه شناسایی سازوکارهای پیچیده پاسخ دهنده

دوره‌ای عوامل رشد گیاه در شرایط تنش، امکان اندازه‌گیری خودکار رشد گیاه را فراهم می‌کند (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022). روش فنوتایپینگ خودکار با استفاده از سیستم‌های بزرگ‌مقیاس، غیرمخرب و با توان عملیاتی بالا برای تحلیل تغییرات وابسته به زمان در رشد گیاه، ابزارهای قدرتمندی برای تحقیقات گیاهی محسوب می‌شود (Li *et al.*, 2020). با ترکیب پلتفرم‌های خودکار با ایستگاه‌های توزین و آبیاری خودکار و چرخش مداوم گیاهان در آزمایشات میدانی، سامانه فنوتایپینگ گیاهی یکپارچه ریکن (RIKEN Integrated Plant Phenotyping System) ابداع شده است (Fujita *et al.*, 2018). این سامانه با کنترل دقیق عوامل رشد از جمله دما، نور، در دسترس بودن آب و مواد غذایی عمل می‌کند (Kuromori *et al.*, 2022). با استفاده از این سامانه دخالت متابولیسم آبسزیک اسید بر کارایی مصرف آب ارزیابی شد (Fujita *et al.*, 2018). با استفاده از سامانه فنوتایپینگ کمی، می‌توان جهش‌های حذفی ژن و گونه‌های ژنتیکی طبیعی را به منظور نقشه‌برداری ژنی با توان عملیاتی بالا و تجزیه بزرگ‌مقیاس مسیرهای بیان ژن و سطوح متابولیت‌ها و هورمون‌های گیاهی مورد تجزیه و تحلیل قرار داد (Shinozaki and Yamaguchi-Shinozaki, 2022).

به‌منظور پاسخ و زنده ماندن در شرایط نامساعد محیطی تشخیص می‌دهند. بدیهی است که در دهه‌های آینده، شناسایی الگوهای مولکولی تشخیص تنش، شبکه‌های پیام‌رسانی و پاسخ‌های گیاهان به تنش‌های محیطی حائز اهمیت خواهد بود. برای شناخت پاسخ‌های گیاهان به تنش‌های محیطی، روش فنوتایپینگ کمی با استفاده از فناوری تصویربرداری و ترکیب آن با فناوری اطلاعات بسیار مهم است. داده‌های فنوتیپی در شرایط مختلف محیطی، برای ارزیابی عملکرد گیاه در شرایط تنش مفید خواهد بود. علاوه بر این، ارزیابی رشد و نمو گیاه در شرایط کنترل شده اطلاعات مفیدی برای فنوتایپینگ کمی فراهم خواهد کرد. البته استفاده از این روش به تنهایی جهت شناخت پاسخ‌های گیاهی به تنش‌های محیطی کافی نیست. در دوران پساژنوم، روش‌هایی مانند توالی‌یابی نسل بعد، توسعه ابزارهای زیست‌فناوری پیشرفته و در دسترس بودن توالی ژنوم، فرصت‌های جدیدی را برای بهبود تحمل به تنش در گیاهان زراعی ایجاد کرده است. بر این اساس استفاده از رویکردهای ژنومی مختلف مانند تحلیل ارتباط در گستره ژنوم (Genome wide association studies)، تجزیه و تحلیل ریزآرایه‌ها و هیبریداسیون حذفی کاهشی (Suppression subtractive hybridization) به‌منظور شناسایی ژن‌های مرتبط با تنش‌های غیرزیستی کارساز خواهد بود. به‌علاوه اعتبارسنجی عملکرد ژن‌های کاندید به کمک رویکردهای ژنتیک معکوس و ژنتیک پیشرو و در نتیجه استفاده از این ژن‌ها جهت افزایش تحمل به تنش‌ها با روش‌های مختلف به‌نژادی، تراریختی و ویرایش ژنومی مفید خواهد بود (شکل ۷). در میان روش‌های ویرایش ژنومی، فناوری CRISPR-Cas9 یک روش دقیق و جدید در زمینه ویرایش هدفمند ژنوم است که جهت افزایش عملکرد و بهبود کیفیت گیاهان زراعی و ایجاد صفات جدید گیاهی استفاده می‌شود. با استفاده از ژنوتیپ‌های جهش یافته از جمله منابع ژنی حذف (ناکوت) شده لاین‌ها با کمک فناوری CRISPR-Cas9 و

نتیجه‌گیری و چشم‌انداز آینده

میزان موفقیت روش‌های به‌نژادی سنتی (کلاسیک) برای افزایش تحمل گیاهان زراعی به تنش‌های محیطی تاکنون محدود بوده است. شناسایی پاسخ‌های گیاهان به تنش‌های غیرزیستی در دهه گذشته (دوره پساژنومی)، جهش‌چشمگیری داشته است. در طی این دوره، سامانه‌های تنظیمی پیچیده‌ای در پاسخ و تحمل به تنش‌های خشکی و دما و تداخل بین آن‌ها در شبکه‌های تنظیمی شناسایی شده است. هنوز مشخص نیست که گیاهان چگونه تغییرات پیچیده محیطی و تنش را

فیزیولوژیکی گیاهان از تنش‌های غیرزیستی، شناخت سامانه‌های فیزیولوژیکی، بیوشیمیایی و تنظیم ژنی ضروری است. در این راستا، درک بهتر سازوکارهای پاسخ به تنش‌های غیرزیستی کاربرد مؤثر فناوری ژنومی را در بهبود عملکرد گیاهان زراعی و کشاورزی پایدار میسر خواهد نمود. دستاوردهای اخیر در زمینه تغییر گیاهان و انتخاب به کمک نشانگر و گزینش ژنومی، همراه با استفاده از ژنومیکس کارکردی، پتانسیل بالایی را برای بهبود عملکرد و تولید ارقام پرمحصول و پایدار زراعی فراهم خواهد کرد.

اکوتیپ‌های گیاه آراییدوبسیس، می‌توان اطلاعات دقیق و مفیدی در مورد پاسخ گیاه به تنش‌های غیرزیستی فراهم آورد و به دنبال آن پاسخ‌های گیاهان زراعی در سطح مولکولی را مورد تجزیه و تحلیل قرار داد. افزون بر این، با ادغام ژنومیکس و علم داده‌پردازی، می‌توان پاسخ‌های گیاهی و عملکرد گیاه را در ترکیب‌های تنش‌های محیطی توصیف کرد. از این منظر شناسایی پایه‌های مولکولی تنوع فنوتیپی مرتبط با تنش و شناسایی ژنوتیپ‌های متحمل با عملکرد بالا، مطلوب می‌باشد. با توجه به تأثیرپذیری منفی فرآیندهای شیمیایی و

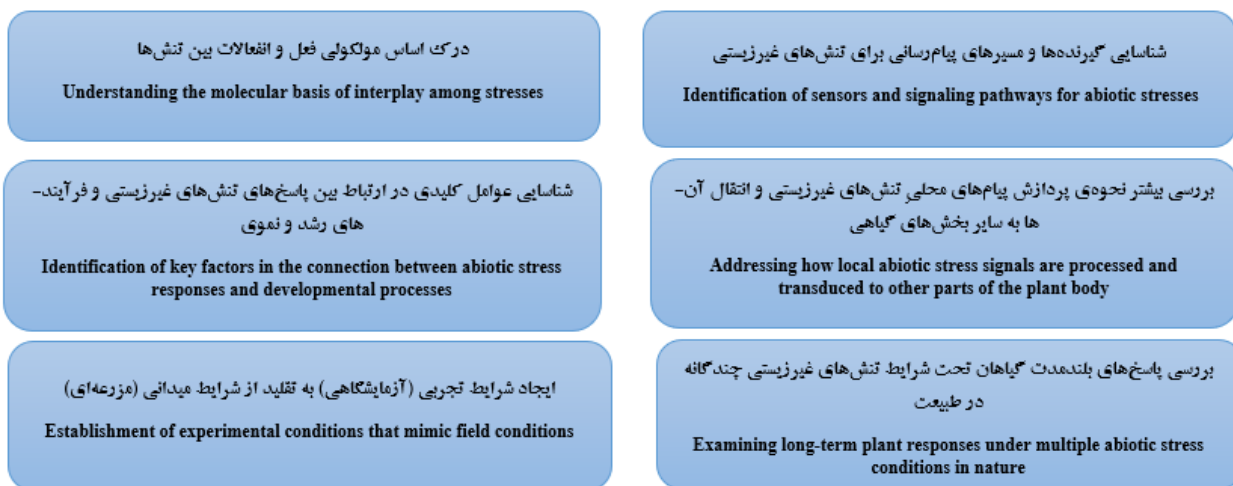


شکل ۷- رویکردهای مورد نظر برای شناسایی و استخراج ژن‌های مرتبط با تنش‌های غیرزیستی، اعتبارسنجی عملکردی ژن‌های کاندید و روش‌های استفاده از آنها برای افزایش تحمل گیاهان زراعی به تنش‌های محیطی

Fig. 7. Approaches to the mining of genes associated to abiotic stresses, functional validation of candidate genes and methods that can use these functionally validated genes to improve crops tolerance to environmental stresses

داده‌های حاصل را در ارتباط با یکدیگر تجزیه و تحلیل کرد. برای ادغام داده‌ها و ترسیم یک تصویر کلی از پاسخ به تنش‌های غیرزیستی در گیاهان، مجموعه‌ای از اطلاعات زیستی و ریاضی‌زیستی مورد نیاز است. دیدگاه‌های نگارندگان این مقاله از نظر چالش‌های موجود برای شناخت یکپارچه پاسخ‌های گیاهان به تنش‌های غیرزیستی و افزایش تحمل آنها و امکان حل آنها به کمک پیشرفت‌های اخیر در دوره پساژنومی، در شکل ۸ خلاصه شده است.

با تمام این تفاسیر، چند مشکل اساسی فرا روی اصلاح مولکولی گیاهان متحمل به تنش وجود دارد. نتایج مطالعات محققان نشان داده است که پاسخ سلول‌های تمایز یافته در ریشه‌های گیاه به تنش‌های غیرزیستی مختلف متفاوت است. این موضوع نشان می‌دهد که انواع مختلف سلول‌ها پاسخ‌های یکسانی به تنش‌های غیرزیستی ندارند. از سوی دیگر، برای تشریح اثر تنش بر کل گیاه، باید پاسخ به تنش را در سلول‌های تمایز یافته، بافت‌ها و اندام‌ها مورد بررسی قرار داده و



شکل ۸- چالش‌های آینده برای شناخت یکپارچه پاسخ‌های گیاهان به تنش‌های غیرزیستی

Fig. 8. Future challenges for the integrated understanding of crop responses to abiotic stresses

References

منابع مورد استفاده

- Abdi, N., Darvishzadeh, R., Hatami Maleki, H., Haddadi, P. and Sarrafi, A. 2013. Identification of quantitative trait loci for relative water content and chlorophyll concentration traits in recombinant inbred lines of sunflower (*Helianthus annuus* L.) under well-watered and water-stressed conditions. *Zemdirbyste-Agriculture*, 100(2), pp.159-166. <https://doi.org/10.13080/z-a.2013.100.020>
- Abdi, N., Darvishzadeh, R., Jafari, M., Pirzad, A. and Haddadi, P. 2012. Genetic analysis and QTL mapping of agro-morphological traits in sunflower (*Helianthus annuus* L.) under two contrasting water treatment conditions. *Plant OMICS*. 5(2), pp.149-158. <https://hal.inrae.fr/hal-02642526>
- Abe, H., Yamaguchi-Shinozaki, K., Urao, T., Iwasaki, T., Hosokawa, D. and Shinozaki, K. 1997. Role of Arabidopsis MYC and MYB homologs in drought- and abscisic acid-regulated gene expression. *Plant Cell*, 9, pp.1859-1868. <https://doi.org/10.1105/tpc.9.10.1859>

- Ahmadpour, S., Sofalian, O., Darvishzadeh, R. and Abbaspour, N. 2018.** Preliminary evidence of the associations between DNA markers and morphological characters in sunflower under natural and salt stress conditions. *Zemdirbyste-Agriculture*, 105(3), pp.279-286. <https://doi.org/10.13080/z-a.2018.105.036>
- Akbari, E., Darvishzadeh, R., Abdollahi, B. Besharat, S. 2021.** Study on expression of transcription factors AP2-Domain, HD-ZIP, WRKY and MYB in oily sunflower (*Helianthus annuus* L.) under drought stress. *Environmental Stresses in Crop Sciences*, 14(3), pp.569-583. [In Persian]. <https://doi.org/10.22077/escs.2020.2979.1769>
- Alipour, H. and Darvishzadeh, R. 2019.** Association mapping of quantitative traits in molecular cereal breeding (Review Article). *Cereal Research*, 9(3), pp.271-298. [In Persian]. <https://doi.org/10.22124/CR.2019.14333.1518>
- Banifatemeh, M., Darvishzadeh, R. and Arzhang, S. 2021.** The expression pattern of *ZmNHX1*, *ZmHKT1*, and *ZmMYB30* genes in maize under salinity stress. *Agricultural Biotechnology Journal*, 13(1), pp.137-158. [In Persian]. <https://doi.org/10.22103/JAB.2021.15923.1239>
- Brini, F. and Masmoudi, K. 2012.** Ion transporters and abiotic stress tolerance in plants. *ISRN Molecular Biology*. 927436. <https://doi.org/10.5402/2012/927436>
- Chen, L., Song, Y., Li, S., Zhang, L., Zou, C. and Yu, D. 2012.** The role of WRKY transcription factors in plant abiotic stresses. *Biochimica et Biophysica Acta*, 1819, pp.120-128. <https://doi.org/10.1016/j.bbagr.2011.09.002>
- Chen, T., Shabala, S., Niu, Y., Chen, Z. H., Shabala, L., Meinke, H., Venkataraman, G., Pareek, A., Xu, J. and Zhou, M. 2021.** Molecular mechanisms of salinity tolerance in rice. *Crop Journal*, 9(3), pp.506-520. <https://doi.org/10.1016/j.cj.2021.03.005>
- Coello, P., Hey, S. J. and Halford, N. G. 2011.** The sucrose non-fermenting-1-related (SnRK) family of protein kinases: Potential for manipulation to improve stress tolerance and increase yield. *Journal of Experimental Botany*, 62, pp.883-893. <https://doi.org/10.1093/jxb/erq331>
- Darvishzadeh, R. and Pirzad, A. 2020.** The effect of salt stress (NaCl) on physiological and antioxidant activities in salt susceptible and resistant lines of oily sunflower (*Helianthus annuus* L.) at seedling stage. *Cellular and Molecular Research (Iranian Journal of Biology)*, 33(4), pp.451-464. [In Persian]. <https://doi.org/20.1001.1.23832738.1399.33.4.4.0>
- Deinlein, U., Stephan, A. B., Horie, T., Luo, W., Xu, G. and Schroeder, J. I. 2014.** Plant salt-tolerance mechanisms. *Trends in Plant Science*, 19(6), pp.371-9. <https://doi.org/10.1016/j.tplants.2014.02.001>
- Doherty, C. J., Van Buskirk, H. A., Myers, S. J. and Thomashow, M. F. 2009.** Roles for Arabidopsis CAMTA transcription factors in cold-regulated gene expression and freezing tolerance. *Plant Cell*, 21, pp. 972-984. <https://doi.org/10.1105/tpc.108.063958>
- Ebrahimipour, Z., Darvishzadeh, R., Arzhang, S. 2020.** Study the expression of *SOS1*, *P5CS1* and *PMP3-6* genes in maize under salt stress. *Crop Biotechnology*, 10(30), pp.1-14. [In Persian]. <https://doi.org/10.30473/cb.2020.52969.1807>
- Fang, Y., Liao, K., Du, H., Xu, Y., Song, H., Li, X. and Xiong, L. A. 2015.** stress-responsive NAC transcription

- factor SNAC3 confers heat and drought tolerance through modulation of reactive oxygen species in rice. *Journal of Experimental Botany*, 66, pp.6803–6817. <https://doi.org/10.1093/jxb/erv386>
- Finkelstein, R. 2013.** Abscisic acid synthesis and response. *Arabidopsis Book*. 11, e0166. <https://doi.org/10.1199/tab.0166>
- Flowers, T. J. and Colmer, T. D. 2008.** Salinity tolerance in halophytes. *New Phytologist*, 179, pp.945–963. <https://doi.org/10.1111/j.1469-8137.2008.02531.x>
- Fujita, M., Tanabara, T., Urano, K., Kikuchi, S. and Shinozaki, K. 2018.** RIPPS: A plant phenotyping system for quantitative evaluation of growth under controlled environmental stress conditions. *Plant Cell Physiology*, 59, pp.2030–2038. <https://doi.org/10.1093/pcp/pcy122>
- Gholinezhad, E., Darvishzadeh, R. and Abhari, A. 2022.** Drought stress and strategies to cope with it in crops. *Journal of Plant Environmental Physiology*, 17(67), pp.152-184. [In Persian]. <https://doi.org/10.30495/IPER.2022.1966339.1818>
- Gong, D., Guo, Y., Schumaker, K. S. and Zhu, J. K. 2004.** The SOS3 family of calcium sensors and SOS2 family of protein kinases in *Arabidopsis*. *Plant Physiology*, 134, pp.919-926. <http://doi.org/10.1104/pp.103.037440>
- Habibi, N., Darvishzadeh, R. and Abdollahi Mandoulakani, B. 2020.** Studying the expression pattern of *PMP3* and dehydrin genes in AS5305 and 9CSA3 oily sunflower lines under salt stress. *Journal of Crop Breeding*, 12(35), pp.225-237. [In Persian]. <https://doi.org/10.52547/jcb.12.35.225>
- Hanif, U., Alipour, H., Gul, A., Jing, L., Darvishzadeh, R., Amir, R., Munir, F., Ilyas, M. K., Ghafoor, A., Siddiqui, S.U., St Amand, P., Bernado, A., Bai, G., Sonder, K., Rasheed, A., He, Z. and Li, H. 2021.** Characterization of the genetic basis of local adaptation of wheat landraces from Iran and Pakistan using genome-wide association study. *The Plant Genome*, 14(3), e20096. <https://doi.org/10.1002/tpg2.20096>
- Hasaneh, S., Darvishzadeh, R., Abdollahi, B., Besharat, S., Hoseinpour, F. and Ebrahimipour, Z. 2021.** Assessment of relative expression of dehydrin, aquaporin and *Ha-LIL* genes in sunflower (*Helianthus annuus* L.) genotypes under drought stress conditions. *Iranian Journal of Crop Sciences*, 23(1), pp.14-29. [In Persian].
doi: 20.1001.1.15625540.1400.23.1.2.6.
- Hirayama, T. and Shinozaki, K. 2010.** Research on plant abiotic stress responses in the post-genome era: past, present and future. *Plant Journal*. 61(6), pp.1041-52. <https://doi.org/10.1111/j.1365-313X.2010.04124.x>
- Hoseinpour, F., Darvishzadeh, R. and Abdollahi, B. 2019.** Study on the expression of transcription factors WRKY and AP2 Domain in oily sunflower under salt stress. *Genetic Engineering and Biosafety Journal*, 8(2), pp.178-188. [In Persian]. doi: 20.1001.1.25885073.1398.8.2.8.6
- Hoseinpour, F., Darvishzadeh, R., Abdollahi Mandoulakani, B., Habibi, N., Dardan, E. and Ranjbar, A. 2021.** Evaluation of relative changes in the expression level of SOS2, MYB-related and HD-ZIP genes in oilseed sunflower lines under salinity stress. *Journal of Crop Breeding*, 13 (39), pp.152-165. [In Persian]. <https://doi.org/10.52547/jcb.13.39.152>

- Jabbari, M., Fakheri, B.A., Aghnoum, R., Darvishzadeh, R., Mahdi Nezhad, N., Ataei, R., Koochakpour, Z. and Razi, M. 2021.** Association analysis of physiological traits in spring barley (*Hordeum vulgare* L.) under water deficit conditions. *Food Science and Nutrition*, 9(3), pp.1761-1779. <https://doi.org/10.1002/fsn3.2161>
- Jabbari, M., Fakheri, B.A., Aghnoum, R., Darvishzadeh, R., Mahdi Nezhad, N., Ataei, R., Koochakpour, Z. and Razi, M. 2022.** Identification of DNA markers associated with phenological traits in spring barley (*Hordeum vulgare* L.) under drought stress conditions. *Cereal Research Communications*, 50(2), pp.171-178. <http://doi.org/10.1007/s42976-021-00181-x>
- Kalaipandian, S., Powell, J., Karunakaran, A., Stiller, J., Adkins, S., Kage, U., Kazan, K. and Fleury, D. 2023.** Transcriptome analysis of heat shock factor C2a over-expressing wheat roots reveals ferroptosis-like cell death in heat stress recovery. *International Journal of Molecular Sciences*, 24(4), pp.3099. <https://doi.org/10.3390/ijms24043099>
- Kazan, K. 2015.** Diverse roles of jasmonates and ethylene in abiotic stress tolerance. *Trends in Plant Science*, 20, pp.219-229. <http://doi.org/10.1016/j.tplants.2015.02.001>
- Kidokoro, S., Hayashi, K., Haraguchi, H., Ishikawa, T., Soma, F., Konoura, I., Toda, S., Mizoi, J., Suzuki, T., Shinozaki, K. and Yamaguchi-Shinozaki, K. 2021.** Post-translational regulation of multiple clock-related transcription factors triggers cold-inducible gene expression in *Arabidopsis*. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 118, e2021048118. <https://doi.org/10.1073/pnas.2021048118>
- Kim, J. S., Sakamoto, Y., Takahashi, F., Shibata, M., Urano, K., Matsunaga, S., Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K. 2022.** *Arabidopsis* TBP-ASSOCIATED FACTOR 12 ortholog NOBIRO6 controls root elongation with unfolded protein response cofactor activity. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 119, e2120219119. <https://doi.org/10.1073/pnas.2120219119>
- Kuromori, T., Fujita, M., Takahashi, F., Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K. 2022.** Inter-tissue and Inter-organ signaling in drought stress responses and phenotyping of drought tolerance. *Plant Journal*, 109, pp.342-358. <https://doi.org/10.1111/tpj.15619>
- Lan, Z., Krosse, S., Achard, P., van Dam, N.M. and Bede, J.C. 2014.** DELLA proteins modulate *Arabidopsis* defences induced in response to caterpillar herbivory. *Journal of Experimental Botany*, 65(2), pp.571-83. <https://doi.org/10.1093/jxb/ert420>
- Li, D., Quan, C., Song, Z., Li, X., Yu, G., Li, C. and Muhammad, A. 2020.** High-throughput plant phenotyping platform (HT3P) as a novel for estimating agronomic traits from the lab to the field. *Frontiers in Bioengineering and Biotechnology*, 8, pp.62375. <http://doi.org/10.3389/fbioe.2020.623705>
- Ma, Y., Szostkiewicz, I., Korte, A., Moes, D., Yang, Y., Christmann, A. and Grill, E. 2009.** Regulators of PP2C phosphatase activity function as abscisic acid sensors. *Science*, 324, pp.1064-1068. <https://doi.org/10.1126/science.1172408>
- Miura, K., Jin, J. B. and Hasegawa, P. M. 2007.** Sumoylation, a post-translational regulatory process in plants.

- Current Opinion in Plant Biology*. 10, pp.495–502. <https://doi.org/10.1016/j.pbi.2007.07.002>
- Mohasseli, T., Dezhsetan, S. and Darvishzadeh, R. 2022b.** Network-based transcriptome analysis in salt tolerant and salt sensitive maize (*Zea mays* L.) genotypes. *Iranian Journal of Crop Sciences*, 24(1), pp.79-92. [In Persian]. dor: 20.1001.1.15625540.1401.24.1.6.7
- Mohasseli, T., Seyed Rahmani, R., Darvishzadeh, R., Dezhsetan, S. and Marchal, K. 2022a.** Comparative transcriptome analysis of two maize genotypes with different tolerance to salt stress. *Cereal Research Communications*, 50(4), pp.797-810. <https://doi.org/10.1007/s42976-022-00271-4>
- Moradbeygi, H., Jamei, R., Heidari, R. and Darvishzadeh, R. 2020.** Fe₂O₃ nanoparticles induced biochemical responses and expression of genes involved in rosmarinic acid biosynthesis pathway in Moldavian balm under salinity stress. *Physiologia Plantarum*, 169(4), pp.555-570. <https://doi.org/10.1111/ppl.13077>
- Morsali Aghajari, F., Darvishzadeh, R. and Razi, M. 2020.** The effects of sodium chloride stress on some biochemical characteristics and antioxidative enzymes activities in two sunflower (*Helianthus annuus* L.) genotypes. *Journal of Plant Molecular Breeding*, 8(2), pp.10-20. <https://doi.org/10.22058/jpmb.2022.533895.1237>
- Murthy, S. E., Dubin, A., Whitwam, T., Jojoa-Cruz, S., Cahalan, S., Mousavi, S. A. R., Ward, A. B. and Patapoutian, A. 2018.** OSCA/TMEM63 are an evolutionarily conserved family of mechanically activated ion channels. *eLife*, 7, e41844. <https://doi.org/10.7554/eLife.41844>
- Nakashima, K. and Suenaga, K. 2017.** Toward the genetic improvement of drought tolerance in crops. *Japan Agricultural Research Quarterly (JARQ)*, 51, pp.1–10. <https://doi.org/10.6090/jarq.51.1>
- Qin, F., Shinozaki, K. and Yamaguchi-Shinozaki, K. 2011.** Achievements and challenges in understanding plant abiotic stress responses and tolerance. *Plant Cell Physiology*, 52(9): pp.1569-82. <https://doi.org/10.1093/pcp/pcr106>
- Saeed, A. and Darvishzadeh, R. 2017.** Association analysis of biotic and abiotic stresses resistance in chickpea (*Cicer spp.*) using AFLP markers. *Biotechnology and Biotechnological Equipment*, 31(4), pp.698-708. <https://doi.org/10.1080/13102818.2017.1333455>
- Selvaraj, M.G., Ishizaki, T., Valencia, M., Ogawa, S., Dedicova, B., Ogata, T., Yoshiwara, K., Maruyama, K., Maruyama, M., Saito, K., Takahashi, F., Shinozaki, K., Nakashima, K. and Ishitani, M. 2017.** Overexpression of an *Arabidopsis thaliana* galactinol synthase gene improves drought tolerance in transgenic rice and increased grain yield in the field. *Plant Biotechnology Journal*, 15, pp.1465–1477. <https://doi.org/10.1111/pbi.12731>
- Shahabzadeh, Z., Darvishzadeh, R. Mohammadi, R. and Jafari, M. 2020.** Isolation and expression analysis of NMPK gene from tall fescue (*Festuca arundinacea* Schreb.) under salt stress. *Plant Molecular Biology Reporter*, 38, pp.175-186. <https://doi.org/10.1007/s11105-019-01183-0>
- Sharifi Alishah, M., Darvishzadeh, R., Ahmadabadi, M. Hasanpur, K. and Imani, M. 2022b.** Cloning and bioinformatics analysis of the gene encoding transcription factor MYB44 of sunflower (*Helianthus annuus* L.) under salt stress conditions. *Genetic Engineering and Biosafety Journal*, 11(1), pp.1-12. [In Persian]. dor: 20.1001.1.25885073.1401.11.1.1.8

- Sharifi Alishah, M., Darvishzadeh, R., Ahmadabadi, M., Piri Kashtiban, Y. and Hasanpur, K. 2022a.** Identification of differentially expressed genes in salt-tolerant oilseed sunflower (*Helianthus annuus* L.) genotype by RNA sequencing. *Molecular Biology Reports*, 49(5), pp.3583-3596. <https://doi.org/10.1007/s11033-022-07198-3>
- Shimizu, T., Kanno, Y., Suzuki, H., Watanabe, S. and Seo, M. 2021.** *Arabidopsis* NPF4.6 and NPF5.1 control leaf stomatal aperture by regulating abscisic acid transport. *Genes*, 12, pp.885. <https://doi.org/10.3390/genes12060885>
- Shinozaki, K. and Yamaguchi-Shinozaki, K. 2022.** Functional genomics in plant abiotic stress responses and tolerance: from gene discovery to complex regulatory networks and their application in breeding. *Proceedings of the Japan Academy, Series B. Physical and Biological Sciences*, 98(8), pp.470-492. <https://doi.org/10.2183/pjab.98.024>
- Shinozaki, K., Yamaguchi-Shinozaki, K. and Seki, M. 2003.** Regulatory network of gene expression in the drought and cold stress responses. *Current Opinion in Plant Biology*, 6, pp.410-417. [https://doi.org/10.1016/s1369-5266\(03\)00092-x](https://doi.org/10.1016/s1369-5266(03)00092-x)
- Soma, F., Takahashi, F., Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K. 2021.** Cellular phosphorylation signaling and gene expression in drought-stress responses: ABA-dependent and ABA-independent regulatory systems. *Plants*, 10, pp.756. <https://doi.org/10.3390/plants10040756>
- Suzuki, N., Sejima, H., Tam, R., Schlauch, K. and Mittler, R. 2011.** Identification of the MBF1 heat-response regulon of *Arabidopsis thaliana*. *Plant Journal*, 66, 844-851. <https://doi.org/10.1111/j.1365-313X.2011.04550.x>
- Takahashi, F., Kuromori, T., Urano, K., Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K. 2020a.** Drought stress responses and resistance in plants: from cellular responses to long-distance intercellular communication. *Frontiers in Plant Science*, 11, pp.556972. <https://doi.org/10.3389/fpls.2020.556972>
- Takeda, S. and Matsuoka, M. 2008.** Genetic approaches to crop improvement: responding to environmental and population changes. *Nature Reviews Genetics*, 9, pp.444-457. <https://doi.org/10.1038/nrg2342>
- Thomashow, M.F. and Torii, K. 2020.** SCREAMing twist on the role of *ICE1* in freezing tolerance. *Plant Cell*, 32, pp.816-819. <https://doi.org/10.1105/tpc.20.00124>
- Tran, L.P., Urao, T., Qin, F., Maruyama, K., Kakimoto, T., Shinozaki, K. and Yamaguchi-Shinozaki, K. 2007.** Functional analysis of AHK1/ATHK1 and cytokinin receptor histidine kinases in response to abscisic acid, drought, and salt stress in *Arabidopsis*. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 104, pp.20623-20628. <https://doi.org/10.1073/pnas.0706547105>
- Uno, Y., Furihata, T., Abe, H., Yoshida, R. and Shinozaki, K. 2000.** *Arabidopsis* basic leucine zipper transcription factors involved in an abscisic acid dependent signal transduction pathway under drought and high-salinity conditions. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 97, pp.11632-11637. <https://doi.org/10.1073/pnas.190309197>

- Urano, K., Maruyama, K., Koyama, T., Gonzalez, N., Inze, D., Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K. 2022.** CIN-like TCP13 is essential for plant growth regulation under dehydration stress. *Plant Molecular Biology*, 108, pp.257–275. <https://doi.org/10.1007/s11103-021-01238-5>
- Urano, K., Maruyama, K., Ogata, Y., Morishita, Y., Takeda, M., Sakurai, N., Suzuki, H., Saito, K., Shibata, D., Kobayashi, M., Yamaguchi-Shinozaki, K. and Shinozaki, K. 2009.** Characterization of the ABA-regulated global responses to dehydration in *Arabidopsis* by metabolomics. *Plant Journal*, 57, pp.1065–1078. <https://doi.org/10.1111/j.1365-313X.2008.03748.x>
- Wohlbach, D. J., Quirino, B. F. and Susman, M. R. 2008.** Analysis of the *Arabidopsis* histidine kinase ATHK1 reveals a connection between vegetative osmotic stress sensing and seed maturation. *Plant Journal*. 20, pp.1101–1117. <https://doi.org/10.1105/tpc.107.055871>
- Wu, F., Chi, Y., Jiang, Z., Xu, Y., Xie, L., Huang, F., Wan, D., Wan, J., Yuan, F., Wu, X., Zhang, Y., Wang, L., Ye, R., Byeon, B., Wang, W., Zhang, S., Sima, M., Chen, S., Zhu, M., Pei, J., Johnson, D.M. Zhu, S., Cao, X., Pei, C., Zai, Z., Liu, Y., Liu, T., Swift, G.B., Zhang, W., Yu, M., Hu, Z., Siedow, J.N., Chen, X. and Pei, Z.M. 2020.** Hydrogen peroxide sensor HPCA1 is an LRR receptor kinase in *Arabidopsis*. *Nature*, 578, pp.577–581. <https://doi.org/10.1038/s41586-020-2032-3>
- Yoshida, T., Fernie, A. R., Shinozaki, K. and Takahashi, F. 2021.** Long-distance stress and developmental signals associated with abscisic acid signaling in environmental responses. *Plant Journal*, 105, pp.477–488. <https://doi.org/10.1111/tpj.15101>
- Zhu, S. Y., Yu, X. C., Wang, X. J., Zhao, R., Li, Y., Fan, R. C., Shang, Y., Du, S. Y., Wang, X. F., Wu, F. Q., Xu, Y. H., Zhang, X. Y. and Zhang, D. P. 2007.** Two calcium-dependent protein kinases, CPK4 and CPK11, regulate abscisic acid signal transduction in *Arabidopsis*. *Plant Cell*, 19(10), pp.3019-3036. <https://doi.org/10.1105/tpc.107.050666>