



دانشگاه شهرداری

# پنجمین همایش ملی ایده های نو در کشاورزی

دانشگاه آزاد اسلامی واحد خوارسکان (اصفهان)، دانشکده کشاورزی



همایش ملی

ایده های نو در کشاورزی

۱۳۸۹ بهمن ماه ۲۷-۲۸

## ارزیابی کمی الگوی بیان ژن سوکروز سیستاز تحت تنش سرما در گیاه نخود

محمد رضا نظری<sup>\*</sup><sup>۱</sup>، رضا معالی امیری<sup>۲</sup>، سیده ساناز رمضانپور<sup>۳</sup>

۱- دانشجوی کارشناسی ارشد و استادیار پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران -۳- استادیار گروه اصلاح نباتات و بیوتکنولوژی دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان

\* محمد رضا نظری: پست الکترونیکی: mrnazari@ut.ac.ir

### چکیده

دمای پایین یکی از عوامل محدود کننده رشد و پراکنش موجودات است. گیاهان در فرایند سازگاری به کمک تغییرات متابولیسم سلولی که در نتیجه تغییر بیان ژن‌ها حاصل می‌شود، نسبت به سرما پاسخ می‌دهند. در این پژوهش، میزان کمی رونوشت ژن سوکروز سیستاز به عنوان آنزیم مهم در پاسخ به تنش‌های غیر زنده و سوخت و ساز سلول، در کنار میزان هدایت الکترولیتی به عنوان شاخص خسارت غشای سلولی، در دو دمای ۱۰ و ۲۳ درجه سانتی‌گراد و در زمان‌های ۳، ۶، ۹، ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت قرارگیری تحت سرما، در دو نوع نخود دسی و کابلی ارزیابی گردید. نتایج حاکی از تفاوت معنی دار بیان این ژن در زمان‌های قرارگیری نمونه‌ها در ۱۰ درجه سانتی‌گراد بود. به طور کلی افزایش بیان ژن سوکروز سیستاز در دمای سازگاری که در بیشتر موارد با خسارت کمتر غشا همراه بود اهمیت سوکروز سیستاز را به عنوان ژن کاندید در فرایند سازگاری و همچنین امکان استفاده از سنجهش بیان ژن‌های خاص به عنوان نشانگر در جهت گزینش و شناسایی گیاهان مطلوب را تایید می‌نماید. بنابراین در دو ژنتیک نخود، ارتباط بیان بیشتر ژن مذکور با خسارت کمتر غشا محتمل است.

واژگان کلیدی: تنش سرما، سازگاری، بیان کمی ژن، سوکروز سیستاز، شاخص هدایت الکترولیتی

### مقدمه

گیاهان با سازوکارهای متعددی به تنش سرما پاسخ داده و بنابراین درجه‌های متفاوتی از تحمل را نشان می‌دهند. بسیاری از گیاهان قادرند تحملشان را نسبت به سرمای شدید با قرارگیری در معرض دماهای پایین بالای صفر ارتقا دهند، به این روند سازگاری<sup>۱</sup> به سرما گویند، که با تغییراتی که در سازوکارهای سلولی، بیان ژن، ترکیبات غشایی و تجمع آتسی اکسیدان‌ها و ماکرونکلکول‌ها همراه است (۱). نخود (*Cicer Arietinum L.*) یک گیاه مهم حساس به سرما بوده و تحت تنش سرما تولید آن محدود می‌شود. مطالعه‌ی پاسخ‌های ژنتیکی گیاه نخود تحت شرایط کنترل شده می‌تواند به ارزیابی بهتر، تسريع در بهبود گیاه و همچنین درک بعضی از سازوکارهای تحت تاثیر تنش کمک کند. یکی از آنزیم‌های مهم در تنظیم سوخت و ساز سلول، سوکروز سیستاز<sup>۲</sup> است. افزایش بیان سوکروز سیستاز موجب تغییر در بیان ژن‌های دخیل در فرایندهای متعددی

1-Acclimation

2- Sucrose Synthase



دانشگاه شهرداری

# پنجمین همایش ملی ایده های نو در کشاورزی

دانشگاه آزاد اسلامی واحد خواراسکان (اصفهان)، دانشکده کشاورزی



همایش ملی

ایده های نو در کشاورزی

۱۳۸۹ بهمن ماه ۲۷-۲۸

مانند سوخت و ساز کربوهیدرات‌ها، لیپیدها، تولید انرژی، ساخت و حفاظت پروتئین‌ها و پاسخ به تنفس‌ها می‌شود (۲). در این پژوهش، میزان کمی بیان ژن سوکروز سیتاز در سطح RNA و مقدار خسارت وارد به غشای سلولی با کمک شاخص هدایت الکتروولیتی<sup>۱</sup> در فواصل زمانی اعمال تیمار سرمایی در دو نوع نخود دسی و کابلی ارزیابی گردید.

## مواد و روش‌ها

در این پژوهش دو ژنتیپ ۴۳۲۲ و جم از انواع نخود دسی و کابلی، بترتیب از کلکسیون بذر حبوبات بانک ژن گروه زراعت و اصلاح نباتات دانشگاه تهران و موسسه تحقیقات کشاورزی دیم مراغه تهیه شد. بدور پس از جوانه زنی، به گلدان منتقل شد. گلدان‌ها در اتفاق رشد با نور ۲۰۰ میکرومول بر اینیشن و شرایط نوری ۱۶ ساعت روز و ۸ ساعت شب و دمای ۲۳ درجه سانتی گراد قرار داده شد. گیاهچه‌های دو تا سه هفتگاهی هر ژنتیپ به دو قسم تقسیم شده نیمی از آنها در دمای ۲۳ درجه سانتی گراد و شرایط فوق الذکر نگهداری شده و نیمی دیگر به دمای ۱۰ درجه سانتی گراد انتقال یافت. در زمان‌های ۳، ۶، ۹، ۱۲، ۲۴، ۳۶ و ۴۸ ساعت پس از شروع تنش نمونه‌گیری برگ مرکب انجام شد. نمونه‌های کنترل از هر گیاه در همان لحظه‌ی نمونه‌گیری از گیاهان تحت تنش، از گیاهان در دمای ۲۳ درجه سانتی گراد انجام شد. به منظور استخراج RNA کل از روش بایوزول<sup>۲</sup> (فرزنپویش، ایران، تهران) استفاده شد. غلظت RNA هر استخراج به کمک اسپکتروفوتومتر تعیین گردید و مقدار کل RNA بر حسب میکروگرم در میکرولیتر و میزان خلوص آن محاسبه شد. همچنین جهت تعیین کیفیت RNA نیز مقدار ۵ میکروگرم از هر نمونه روی ۷۱٪ آکارز، الکتروفورز شد. پس از آن تیمار DNase و ساخت cDNA بر اساس روش پیشنهادی شرکت فرمتاز انجام شد. طراحی آغازگرها برای ژن اختصاصی و ژن خانه دار آکتین<sup>۳</sup> با استفاده از نرم افزار پرایمر<sup>۴</sup> انجام شد. مشخصات آغازگرها در جدول (۱) ارائه شده است. در این تحقیق از دستگاه iQ5 BioRAD و رنگ فلورسنس SYBR BioPars (دانشگاه علوم کشاورزی و منابع طبیعی گرگان) برای ارزیابی کمی استفاده گردید. برای هر واکنش ۳ تکرار در نظر گرفته شد و با شرایط زیر واکنش زنجیره ای پلی مراز انجام شد: ۲ دقیقه در دمای ۹۴ درجه سانتی گراد و ۳۵ تکرار با چرخه‌های ۱۰ ثانیه در دمای ۹۵ درجه سانتی گراد، ۱۰ ثانیه در دمای ۶۰ درجه سانتی گراد (دما Tm آغازگر) و ۱۰ ثانیه در دمای ۷۲ درجه سانتی گراد. تجزیه‌ی داده‌ها با نرم افزار REST<sup>۵</sup> استفاده شد. سنجش تحمل به سرما از طریق شاخص نشت الکتروولیتی با روش معالی امیری و همکاران (۲۰۰۷) (۳) انجام شد.

## نتایج و بحث

سرما از جمله تنش‌هایی است که منجر به دهیدراسیون و تنفس اسمزی شده و بیان آنزیم سوکروز سیتاز را تحریک می‌کند (۴). تجزیه‌ی داده‌ها نشان داد بیان ژن سوکروز سیتاز در فواصل زمانی پس از قرار گیری در ۱۰ درجه سانتی گراد اختلاف معنی داری با تیمار کنترل در شرایط بدون تنش (۲۳ درجه سانتی گراد) نشان داده است (شکل ۱)، همچنین تغییر کمی بیان ژن در فواصل زمانی قرارگیری در معرض سرما، مدت زمان تنش را به عنوان عنصر کلیدی در مطالعه تحمل به تنش تعیین نمود.

1- Electrolyte Leakage Index

2-Biozol

3-Actin

4-Relative Expression Software Tool



دانشگاه خوارزمی

# پنجمین همایش ملی ایده های نو در کشاورزی

دانشگاه آزاد اسلامی واحد خوارزمی (اصفهان)، دانشکده کشاورزی



همایش ملی

ایده های نو در کشاورزی

۱۳۸۹ بهمن ماه ۲۷-۲۸

باتوجه به این که بیان ژن سوکروز سیستاز بیان سایر ژن های پاسخ دهنده به تنش را نیز تحت تاثیر قرار می دهد (۲)، بنابراین الگوی موجود ممکن است به تخمین روند بیان ژن های دیگر دخیل در سازگاری کمک کند و بتواند توجیه کننده ای پاسخ های متمایز گیاه به تنش و احتمالاً تنوع در میزان فعالیت سایر ژنهای مرتبط باشد. اختلاف بین بیان در ساعت مختلف پس از تنش، در ۴۳۲۲ بالا بوده است، در حالی که جم پایداری بیشتری در سلول دخیل است بنابراین عملکرد نشان داده است. با توجه به این که ژن سوکروز سیستاز در مسیرهای مختلف بیوسنتزی در سلول دخیل است بنابراین عملکرد آن، می تواند بر سایر ژن های درگیر در پاسخ گیاه به تنش ایفای نقش کند. به منظور ارزیابی میزان خسارت واردہ به گیاهان، شاخص هدایت الکترولیتی غشای سلول، به عنوان شاخص خسارت واردہ به گیاه تحت این شرایط مطالعه شد. نتایج (شکل ۲) نشان داد که ژنوتیپ ۴۳۲۲ توانست تا ۱۲ ساعت پس از شروع تنش میزان خسارت واردہ بر غشا را در سطوح پایین و در حدود شاخص بین ۲۰ تا ۳۰ حفظ نماید. اما پس از ۲۴ ساعت، خسارت کاملاً روند افزایشی داشته و شاخص هدایت الکترولیتی به حدود ۴۲ و بعد از ۴۸ ساعت به نزدیکی ۶۴ می رسد، این در حالی است که ژنوتیپ جم در روز دوم تنش نیز پایداری را حفظ کرده و خسارت را در حد فاصل ۳۰ تا ۴۰ نگه داشته است. در تحقیقی بر روی چند واریته برنج، مشاهده گردیده است که گیاهچه های با میزان فعالیت بیشتر آنزیم سوکروز سیستاز تحمل بیشتری به تنش ها و عملکرد بالاتر داشته اند (۵). با توجه به این که آنزیم سوکروز سیستاز در ایجاد تحمل به تنش های غیر زنده نقش دارد، همچنین با توجه به عدم توانایی گیاه بر رونویسی این ژن و تولید این آنزیم در دمای انجماد، می توان به اهمیت قابلیت سازگاری گیاهان به سرما قبل از رویارویی با سرمای شدید پی برد. در دو ژنوتیپ مطالعه شده، بین بیشتر ژن مورد نظر با خسارت کمتر غشا رابطه دیده شد و این نتایج با نتایج پژوهش های پیشین نیز همخوانی دارد (۶، ۷).

## نتیجه گیری کلی

اگرچه ژن های بسیاری در ایجاد پاسخ به تنش نقش دارند، اما این مطالعه نشان داد ارتباط خاصی بین بیان ژن در سطح رونوشت و پاسخ به تنش در سطح فیزیولوژیکی گیاه وجود دارد که می تواند هم به کامل شدن و هم به هدایت دقیق تر برنامه های اصلاح نباتات و مهندسی ژنتیک در زمینه تنش های محیطی منجر شود، همچنین می توان به انتخاب گیاهان با کمک روش های ملکولی سرعت بخشد. بنابراین به جهت مطالعات دقیق تر و بررسی ارتباط قوی تر بین سازوکارهای ملکولی و فیزیولوژیکی گیاهان، مطالعه ای ژن های متعدد درگیر در مسیرهای مختلف بیوسنتزی متابولیت ها در ارقام حساس و مقاوم و همچنین آزمایشات مزرعه ای پیشنهاد می شود.

جدول ۱- توالی و خصوصیات آغازگر سوکروز سیستاز و آکتین

نام ژن	توالی	نمای اتصال طول محصول (bp)	شماره دسترسی
DY475105.1	5'-GATCCATCTCACTGGGACAA-3' 59/84	۵۸/۴۳ ۱۶۰	سوکروز سیستاز
	5'-GATAACGGCGACTCTCAAGG-3'		

۱۳۸۹ بهمن ماه ۲۷-۲۸

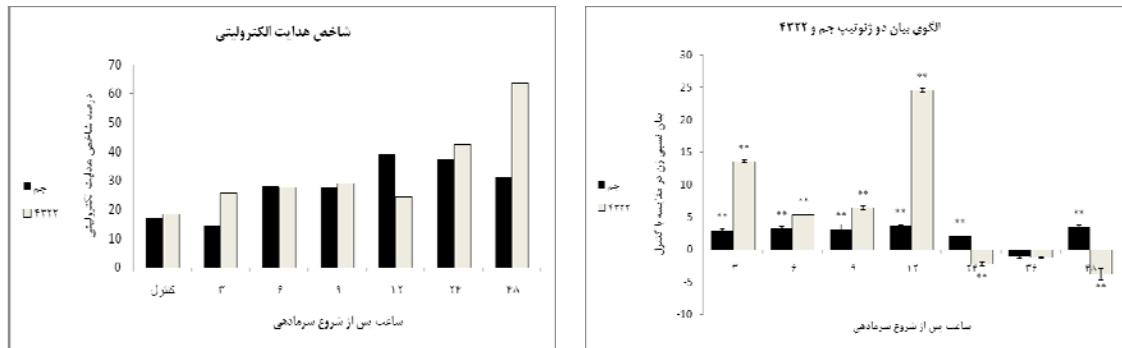
EU529707.1

۵۸/۱۷ ۵'-CTACGAATTGCCTGATGGAC-3'

اکتین

۱۸۹

۵۹/۱۴ ۵'-CCTCCTGAAAGGACGATGTT-3'



شکل ۲- سطوح رونوشت ژن سوکروز سینتاز در مقایسه با کنترل

## منابع

- Heidarvand L and Maali Amiri R (2010) What happens in plant molecular responses to cold stress? *Acta Physiol Plant* 32: 419-431.
- Fernandez EB, Munoz FJ, Montero M, Etxeberria Ed, Sesma MT, Ovecka M, Bahaji A, Ezquer L, Li J, Prat S and Romero JP (2009) Enhancing Sucrose Synthase Activity in Transgenic Potato (*Solanum tuberosum* L.) Tubers Results in Increased Levels of Starch, ADPglucose and UDPglucose and Total Yield. *Plant Cell Physiol* 50(9): 1651-1662.
- Nazari MR, Habibpour mehraban F, Maali amiri R, Zeinali khanegah H (2010) Changes in physiological and biochemical responses of black chickpeas (desi type) following cold acclimation and freezing. *Acta Physiol Plant* (In press).
- Fernandes FM, Arrabaca MC and Carvalho LMM (2004) Sucrose metabolism in *Lupinus albus* L. under salt stress. *Biol Plant* 48: 317-9.
- Counce PA and Gravos KA (2006) Sucrose Synthase Activity as a Potential Indicator of High Rice Grain Yield. *Crop Science* 46: 1501-1507.
- Mantri NL, Ford R, Coram TE and Pang ECK (2007) Transcriptional profiling of chickpea genes differentially regulated in response to high-salinity, cold and drought. *Bio Med Central Genomics* 8: 303.
- Los DA and Murata N (2004) Membrane fluidity and its roles in the perception of environmental signals. *Biochimia et Biophysica Acta* 1666: 142-157.



## Quantitative Assessment of Gene Expression Pattern of Sucrose Synthase under Cold Stress Condition in Chickpea

M.R. NAZARI<sup>1</sup>, R. MAALI AMIRI<sup>2</sup>, S.S. RAMEZANPOUR<sup>3</sup>

1, 2-Graduate Student and Assistant Professor, University College of Agriculture & Natural Resources, University of Tehran. 3-Assistant Professor of Plant Breeding, Plant Breeding and Biotechnology Dept., Gorgan University of Agricultural Sciences and Natural Resources

\*Mohamad Reza Nazari: mrnazari@ut.ac.ir

### Abstract

Low temperature is one of the factors that limits the growth and geographical distribution of crops. Plants response to low temperature by changing cell metabolisms which in turn are resulted from changes in gene expression pattern during the acclimation process. In this study quantification of Sucrose Synthase (Su Sy) gene expression, as an important enzyme in response to abiotic stresses and cell metabolisms, along with Electrolyte Leakage Index (ELI) as a membrane damage index were examined in two types of chickpea plants in two temperature conditions 10°C and 23°C also 3, 6, 9, 12, 24, 36 and 48 hours exposure under cold temperatures. Results indicated that there were significant differences in Su Sy expression between time treatments under 10°C condition. Increase in Su Sy expression under acclimation which most of the times was parallel with decrease in ELI, and also decrease in expression of foregoing gene under freezing temperature indicate the importance of Su Sy as a candidate gene for cold acclimation. So, it can be extrapolated that there is a negative correlation between Su Sy transcription level and ELI, and some gene can be good candidate as marker in selection for resistance to cold stress.

**Key words:** Cold stress, Acclimation, Quantitative gene expression, Sucrose Synthase, Electrolyte Leakage Index