

بررسی روند متابولیزه شدن سیانید در ارقام سیب فوجی و عباسی مشهد

مسعود زاده باقری^{۱*} - یونس مستوفی^۲ - مصطفی مصطفوی^۳

تاریخ دریافت: ۸۸/۱۱/۶

تاریخ پذیرش: ۹۰/۸/۳

چکیده

سیانید یک ماده بی‌رنگ، مضر و خطرناک است و بویی شبیه به بوی بادام تلخ دارد. سیانید ترکیبات پایداری با آهن و منیزیم تشکیل می‌دهد و با اختلال در تنفس، تثبیت کربن و احیای نیترات، فعالیت سلول را مختل می‌سازد. به منظور بررسی روند متابولیزه شدن سیانید در ارقام سیب فوجی و عباسی مشهد، آزمایشی به صورت فاکتوریل در کرت‌های خرد شده در قالب طرح پایه بلوک‌های کامل تصادفی در چهار تکرار به اجرا درآمد. میوه‌ها به صورت تصادفی به چهار قسمت مجزا تقسیم و در چهار دما شامل ۲-، صفر، ۲ و ۴ درجه سانتی‌گراد در سردخانه معمولی (Refrigerator air) با رطوبت نسبی 85 ± 2 درصد به مدت ۴ ماه نگهداری شدند. میزان تجمع سیانید و ارزیابی فعالیت آنزیم Beta-CAS بعد از خروج نمونه‌ها از انبار به مدت سیزده روز مورد بررسی قرار گرفت. میزان فعالیت آنزیم Beta-CAS با روش رنگ سنجی (Colorimetric) و براساس میزان H_2S تولید شده، مورد بررسی قرار گرفت. نتایج نشان داد، در هر دو رقم مورد مطالعه بالاترین میزان تجمع سیانید بافت، در دمای ۲- درجه سانتی‌گراد و کمترین تجمع سیانید در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد وجود داشت و به نظر می‌رسد که دماهای بالاتر جهت تجزیه و متابولیزه کردن سیانید مفیدتر باشند. فعالیت آنزیم Beta-CAS در رقم عباسی مشهد نسبت به فوجی بیشتر بوده و دماهای مختلف انبار پس از دوره انباری اثرات متفاوتی را بر فعالیت این آنزیم داشتند. با گذشت روزهای پس از انبار، میزان فعالیت این آنزیم افزایش و در روز سیزدهم فعالیت آن کاهش یافت.

واژه‌های کلیدی: اتیلن، آنزیم Beta-CAS، سیانید، سیب، دما

مقدمه

سیانید هیدروژن یک اسید ضعیف محسوب می‌شود و به راحتی یونیزه شده و تولید یون (CN^-) می‌کند. سیانید پتاسیم و سیانید سدیم دو ترکیب خطرناک سیانید محسوب می‌شوند. این ترکیبات بر اثر هیدرولیز به راحتی به سیانید هیدروژن تبدیل می‌شوند. در معده انسان این ترکیبات تحت تاثیر اسید کلریدریک می‌توانند اسیدسیانیدریک تولید کنند و باعث مرگ یا سمیت شوند (۷ و ۲۵). سیانید به وسیله برخی باکتری‌ها، قارچ‌ها و جلبک‌ها نیز تولید می‌شود. در گیاهان سیانید به صورت ترکیبات گلیکوزیدهای سیانوژنیک وجود دارد. به عنوان مثال، در کاساوا، سورگوم، ذرت، سیب‌زمینی شیرین، سیب و غیره می‌توان این ماده را یافت (۳ و ۹). بیوستنز اتیلن در گیاهان عالی از مسیر ۱- آمینو سیکلو پروپان ۱- کربوکسیلیک^۴ صورت می‌گیرد و سیانید نیز به عنوان یک محصول مشترک^۵ با بیوستنز اتیلن در پایان مسیر بیوستنز اتیلن تولید می‌شود (۲۵).

در حالات ویژه فیزیولوژیکی از قبیل رسیدگی میوه، پیری گل و میوه، تنش‌های زنده و غیر زنده از قبیل غرقاب، کمبود اکسیژن،

سیانید یک ترکیب شیمیایی مضر و خطرناک است که کربن آن با پیوند سه گانه به نیتروژن متصل می‌باشد. ترکیبات سیانید به صورت گاز، مایع و جامد وجود دارد. برخی به صورت مولکول، برخی به صورت یون و برخی به صورت پلیمر یافت می‌شوند. یون سیانید می‌تواند با جذب هیدروژن به سیانید هیدروژن $(H-C \equiv N)$ تبدیل شود. سیانید یک ماده بی‌رنگ، بسیار سمی و فرار است. دمای جوش آن کمی بالاتر از دمای اتاق و در حدود ۲۶ درجه سانتی‌گراد است و بویی شبیه به بوی بادام تلخ دارد. برخی از مردم این بو را به خوبی حس می‌کنند و برخی به خوبی قادر به تشخیص این بو نمی‌باشند.

۱- استادیار گروه علوم باغبانی، دانشگاه آزاد اسلامی، واحد شیراز

*- نویسنده مسئول: (Email: zadehbagheri@iaushiraz.ac.ir)

۲- دانشیار گروه علوم باغبانی، دانشکده علوم باغبانی و گیاهپزشکی، پردیس کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران

۳- استاد پژوهشی گروه علوم باغبانی، دانشکده علوم کشاورزی، دانشگاه آزاد

اسلامی واحد کرج

4 - Aminocyclopropane-1-carboxylic acid (ACC)

5 - Co-product

مانند بتا سیانو آلانین^۶ و H₂S تبدیل می‌شود. در واقع، سولفید آزاد شده از سیستمین باعث تولید H₂S می‌شود و از میزان H₂S تولید شده جهت ارزیابی و اندازه‌گیری این آنزیم استفاده می‌شود. واحد ارزیابی این آنزیم به صورت mol H₂S min⁻¹ mg⁻¹ protein بیان می‌شود. H₂S تولید شده می‌تواند هم‌چون سیانید مانع فعالیت آنزیم سیتوکروم اکسیداز^۷ در میتوکندری شود و هم‌چنین، گیاهان این توانایی توانایی را دارند که H₂S را متابولیزه کرده و به یون‌های هیدروسولفاید تبدیل نموده که در ساخت سیستمین و هوموسیستئین^۸ مورد استفاده قرار می‌گیرد (۱۴، ۱۷ و ۲۳). آنزیمی که باعث تبدیل ماده سیانوآلانین به آسپاراژین و غیره می‌شود، آنزیم بتا-سیانویدرولاز^۹ نامیده می‌شود. می‌شود. این آنزیم دارای وزن مولکولی ۵ × ۱۰^۵ - ۴ × ۱۰^۵ Km = 2 mM و دامنه فعالیت آن در pH = ۸/۵ می‌باشد. یکی از پیش‌نیازهای مهم انجام فعالیت آنزیم Beta-CAS، وجود ماده ال-سیستئین در بافت می‌باشد. این ماده تحت اثر آنزیم سیتئین سنتاز ساخته می‌شود. محل فعالیت این آنزیم در سیتوسول، کلروپلاست و میتوکندری متمرکز می‌باشد (۱۴ و ۲۲). سیانید با برخی از عناصر مانند نیکل، مس، نقره، منگنز، سرب و به خصوص آهن میل ترکیبی زیادی دارد و این موضوع به دلیل بار منفی سیانید می‌باشد (۴ و ۱۸). در میتوکندری اکثر گیاهان آنزیمی با عنوان اکسیداز مقاوم به سیانید در زنجیره انتقال الکترون وجود دارد که دارای یک مسیر جداگانه و با عنوان مسیر تنفسی جانیشینی^{۱۰} و یا به بیان ساده‌تر، مسیر جانیشینی یا مسیر چاره از آن یاد می‌شود. اعتقاد بر این است که مسیر چاره به عنوان یک سر ریز انرژی^{۱۱} عمل نموده و از سوپستراهای تنفسی مازاد بر نیاز رشد استفاده می‌کند (۲۰). هدف از این تحقیق بررسی روند متابولیسم شدن سیانید در دوره پس از انبار و ارزیابی فعالیت آنزیم Beta-CAS در دماهای تعیین شده و معرفی دمای مناسب و مورد نیاز جهت کمترین تجمع سیانید در ارقام فوجی و عباسی مشهد است.

مواد و روش‌ها

این پژوهش در آزمایشگاه علوم باغبانی دانشگاه آزاد اسلامی واحد علوم و تحقیقات تهران در سال ۸۶-۱۳۸۵ انجام شد. آزمایش به صورت فاکتوریل در کرت‌های خرد شده با طرح پایه بلوک‌های کامل تصادفی در چهار تکرار به اجرا در آمد. فاکتورهای اصلی شامل رقم و دمای انبار و فاکتور فرعی زمان پس از انبار بود. رقم فوجی (*Malus domestica* Borkh., CV. Fuji) به عنوان یکی از ارقام تجاری و مهم سیب محسوب می‌شود و از تلاقی دو رقم (Red Delicious ×

خشکی، حمله عوامل بیماری‌زا، حمله حشرات، شرایط نامناسب انبار از نظر سرمازدگی و یخ‌زدگی میوه، بیوستتر اتیلن به میزان بیشتری تحریک می‌شود و هم‌زمان نیز موجبات تولید ماده سمی و خطرناک سیانید فراهم می‌گردد (۴ و ۲۵). چون ماده اولیه تولید سیانید و اتیلن یکسان است بنابراین به همان میزانی که اتیلن تولید می‌شود، ماده سمی و خطرناک سیانید نیز تولید می‌گردد و اگر قرار باشد سیانید در بافت تجزیه نشده و از بین نرود، آسیب‌ها و تبعات جبران‌ناپذیری به همراه خواهد داشت. در این راستا، گیاهان از قابلیت بالایی جهت سمیت‌زدایی و تجزیه سیانید در بافت برخوردارند. جهت سمیت‌زدایی سیانید در گیاهان، آنزیم کلیدی و مهم بتا-سیانوآلانین سینتاز^۱ ایفای نقش می‌کند. سیانید تولید شده با ماده ال-سیستئین^۲ موجود در بافت ترکیب شده و تحت تاثیر آنزیم مذکور به ترکیبات غیر فعال متابولیزه می‌شود (۱، ۳، ۵، ۶، ۷ و ۸).

میزان و پتانسیل تولید سیانید و فعالیت این آنزیم به نوع گونه گیاهی بستگی دارد. این آنزیم علاوه بر تاثیر بر روی سیانید، در متابولیسم نیتروژن در برخی از گونه‌های گیاهی نقش دارد. به عنوان مثال، در بذور گیاه *Para rubber*^۳ در اثر عمل این آنزیم گلیکوزیدهای نیتروژن که منبع عظیمی از نیتروژن هستند، تحت تاثیر قرار گرفته و بعد از جوانه زدن بذر توسعه بهتری در گیاهچه رخ می‌دهد. در بذر گیاه *Cocklebur*^۴ فعالیت این آنزیم در تنظیم جوانه زدن بذر با تاثیر بر روی آمینواسیدها موثر است (۱۰). این آنزیم علاوه بر متابولیسم کردن سیانید در گیاهان باعث تجزیه سیانید در باکتری‌ها، حشرات و حتی در حیواناتی مانند میمون نیز می‌شود (۸ و ۱۷). در گیاهان به نظر می‌رسد دو نوع از این آنزیم بر اساس تفاوت در ترکیبات آمینواسید و ساختار پروتئین قابل تشخیص باشند. Hasegawa (۱۹۹۵) نشان داد که در *Lupinus perennis* L. این آنزیم دارای وزن مولکولی ۵۲ کیلو دالتون می‌باشد (۱۱) و در اسفناج (*Spinacia oleracea* L.) این آنزیم دارای دو زیر گروه ۲۸ و ۳۰ کیلو دالتونی می‌باشد (۱۰). در تنباکو این آنزیم دارای دو ایزوزایم β -CAS₁ و β -CAS₂ می‌باشد. ایزوزایم‌های یک و دو در سیتوسول و ایزوزایم ۲ در میتوکندری نیز دیده می‌شود و در کلروپلاست نیز هیچ کدام از این دو شکل آنزیمی وجود ندارد. آنزیم β -CAS₁ از نظر فعالیت آنتی‌اکسیداتیو از β -CAS₂ بسیار قوی‌تر است و در مقابل، اکسیداسیون از خود مقاومت نشان می‌دهد (۱۲). در اثر فعالیت این آنزیم سیانید به عنوان سوپسترا با کمک ال-سیستئین متابولیزه شده و به مواد غیر سمی

6 - Beta-cyanoalanine

7 - Cytochrome oxidase

8 - Homocysteine

9 - Beta-cyanohydrolase

10 - Alternative respiratory pathway

11 - Overflow

1 - Beta-cyanoalanine synthase (Beta-CAS)

2 - L-cysteine

3 - *Hevea brasiliensis*

4 - *Xanthium spinosum*

5- Blue lupine

SPSS تجزیه و تحلیل شد تا اثر تیمارها مشخص شود. با استناد به آزمون F و آزمون حداقل تفاوت معنی دار^۳ (LSD) مقایسه میانگین‌ها میانگین‌ها انجام شد.

نتایج

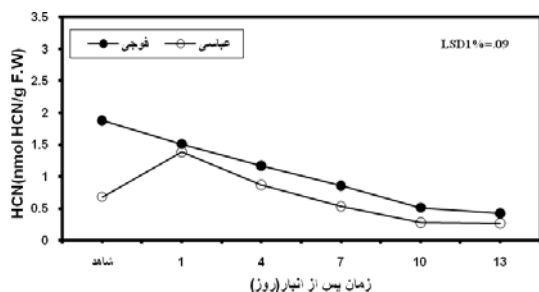
نتایج تجزیه واریانس تجمع سیانید در زمان پس از انبار نشان می‌دهد اثرات ساده و متقابل عامل‌های مطرح شده در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار شده است (جدول ۱). درخصوص تجزیه واریانس تغییرات آنزیم Beta-CAS تمام اثرات ساده و متقابل در سطح یک درصد معنی‌دار می‌باشند (جدول ۱). با مشاهده شکل ۱ و تجزیه واریانس عامل‌های مورد بررسی در خصوص اثرات ساده رقم، دمای انبار و زمان پس از انبار می‌توان گفت، رقم فوجی در زمان پس از انبار از نظر تجمع سیانید از قابلیت بالاتری نسبت به رقم عباسی مشهد برخوردار است و اختلاف بین این دو معنی‌دار می‌باشد. با افزایش دما، تجمع سیانید کمتر می‌شود. به طوری که بیشترین میزان سیانید در دمای ۲- درجه سانتی‌گراد و کمترین آن در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد مشاهده شد. در ضمن، با توجه به معیار LSD بین دمای ۲ و ۴ درجه سانتی‌گراد به جهت تجمع سیانید از نظر آماری تفاوت معنی‌داری مشاهده نشد. با گذشت تعداد روز از زمان خروج از انبار میزان تجمع سیانید کاهش چشمگیری از خود نشان داد. شکل ۲ اثر متقابل رقم در دمای انبار را پس از دوره انبار مورد بررسی قرار می‌دهد. در هر دو رقم با افزایش دما، میزان تجمع سیانید کاهش یافت. با بررسی معیار LSD می‌توان دریافت که به جز در دمای ۲- درجه سانتی‌گراد در بقیه سطوح دما، تفاوت معنی‌داری به جهت تجمع سیانید در ارقام مورد مطالعه نداشت. در خصوص اثر متقابل دمای انبار و زمان پس از انبار می‌توان اظهار داشت که در دماهای مختلف مورد مطالعه با گذشت زمان (روز) پس از انبار میزان تجمع سیانید به صورت معنی‌دار کاهش یافت. خروج ارقام مورد مطالعه انبار شده در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد بیشترین تاثیر را در خصوص کاهش تجمع سیانید از خود نشان دادند به طوری که در روزهای دهم تا سیزدهم پس از انبار اصولاً هیچ گونه سیانیدی در بافت میوه مشاهده نشد (شکل ۳). اثر متقابل رقم و زمان پس از انبار (شکل ۴) نشان داد که بین ارقام فوجی و عباسی مشهد از نظر تجمع سیانید در زمان‌های پس از انبار تفاوت معنی‌دار بود و با گذشت زمان، تجمع سیانید در هر دو رقم به صورت معنی‌داری کاهش یافت به طوری که میزان تجمع سیانید سیب فوجی در یک روز پس از انبار از عدد ۱/۵۱ به عدد ۱/۵۱ nmol H₂S/gFW در روز سیزدهم تقلیل یافت. شکل ۵ اثر سه‌گانه رقم، دمای انبار و زمان پس از انبار را مورد بررسی قرار می‌دهد. رقم

Ralls Janet به دست آمده است (۲) و رقم عباسی مشهد یکی از ارقام دیررس سیب در کشور محسوب می‌گردد. سبب فوجی از منطقه دماوند و ۱۷۰ روز بعد از تمام گل (Full Bloom) و سیب عباسی مشهد از منطقه خور نیشابور برداشت و بلافاصله با هواپیما به آزمایشگاه منتقل شدند. میوه‌ها به صورت تصادفی به چهار قسمت مجزا تقسیم و در چهار دما شامل ۲-، صفر، ۲ و ۴ درجه سانتی‌گراد در سردخانه معمولی با رطوبت نسبی ۸۵±۲ درصد به مدت ۴ ماه نگهداری شدند. در تمام مدت به صورت هفتگی و بعضاً روزانه دمای انبار و دیگر شرایط محیطی مورد بررسی و کنترل قرار می‌گرفت. اندازه‌گیری مربوط به صفات سیانید و آنزیم Beta-CAS بلافاصله بعد از خروج نمونه‌ها از انبار و ۱۳ روز بعد از خروج از انبار به فاصله هر ۳ روز یک بار انجام شد. جهت اندازه‌گیری سیانید، تکه‌های بافت سیب به وزن ۲ گرم به مدت ۲ ساعت در محلول کلرید کلسیم دو درصد خیسانده شد، سپس نمونه‌ها در یک ظرف ۱۰ میلی‌لیتر حاوی ۲۰۰ میکرولیتر سود ۰/۱ نرمال در دمای ۲۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۲ ساعت قرار داده شدند. سپس ۱۰۰ میکرولیتر اسیداستیک یک مولار، یک میلی‌لیتر سوکسینامید ۰/۲۵ درصد در آن - کلروسوکسینامید ۰/۲۵ درصد و در نهایت، ۲۰۰ میکرولیتر باربیتوریک اسید^۱ ۳ درصد در پیریدین^۲ ۳۰ درصد اضافه گردید. محلول به دست آمده به خوبی تکان داده شد و بعد از ۱۰ دقیقه میزان جذب رنگ تولید شده توسط اسپکتروفتومتر مدل Cary50 در ۵۸۰ نانومتر قرائت شد. برای رسم منحنی استاندارد از سیانید پتاسیم استفاده شد (۲۵). جهت اندازه‌گیری آنزیم Beta-CAS ابتدا تکه‌های بافت گوشت سیب با وزن ۲۵ گرم در هاون ریزریز و له شد و سپس دو برابر وزن نمونه، یعنی ۵۰ میلی‌لیتر محلول Tris-HCl با pH=۸/۵ در غلظت ۵۰ میلی‌مولار اضافه گردید. بعد از سانتریفیوژ ۰/۵ میلی‌لیتر از عصاره تهیه شده در یک لوله آزمایش دارای سپتوم ریخته شد و ۴ میلی‌لیتر سوپسترای تازه آماده شده به آن افزوده شد. بعد از به هم زدن و قرار دادن در دمای ۳۵ درجه سانتی‌گراد به مدت ۳۰ دقیقه، یک میلی‌لیتر از محلول به دست آمده را در یک تیوپ ۱/۵ میلی‌لیتر ریخته و توسط سپتوم ۰/۱ میلی-لیتر از ماده N,N-Dimethyl-s-phenylene diamine sulfate در ۰/۲ نرمال جهت توقف واکنش اضافه و در نهایت، ۰/۱ میلی‌لیتر از ماده کلرید آهن ۰/۰۳ مولار که در اسید کلریدریک ۱/۲ نرمال حل شده بود، اضافه گردید. بعد از تشکیل رنگ، شدت جذب در ۶۵۰ نانومتر قرائت شد. از ماده Na₂S جهت رسم منحنی استاندارد استفاده گردید (۲۵). در این پژوهش هم‌چنین صفات دیگری هم‌چون تولید اتیلن، سفتی بافت، میزان سرمازدگی و میزان قند اندازه‌گیری شد (نتایج منتشر نشده). داده‌های به دست آمده با استفاده از نرم‌افزار

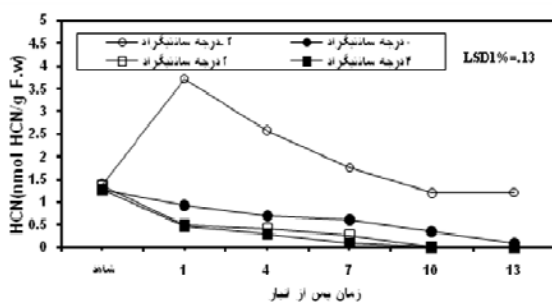
1 - Barbituric acid

2 - Pyridine

3 - Least significant difference

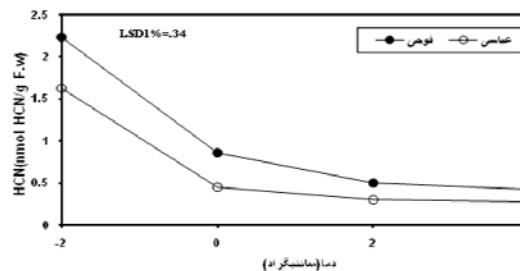


شکل ۳- اثر متقابل دما و زمان پس از انبار بر سیانید

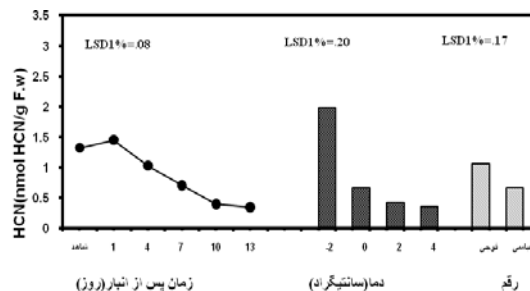


شکل ۴- اثر متقابل رقم و زمان پس از انبار بر سیانید

فوجی نسبت به رقم عباسی مشهد در تمام مواردی که اختلاف معنی دار داشت، از میزان تجمع سیانید بیشتری برخوردار بود. میوه‌های رقم فوجی و عباسی مشهد که در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شدند، بعد از خروج از انبار و قرار گرفتن در دمای محیط، روند متابولیزه شدن سیانید در هر دو رقم روند مشابهی داشت به طوری که در روزهای دهم و سیزدهم بعد از انبار در هیچ کدام از ارقام تجمع سیانید مشاهده نشد.



شکل ۱- اثر مستقل دما، رقم و زمان پس از انبار بر میزان سیانید



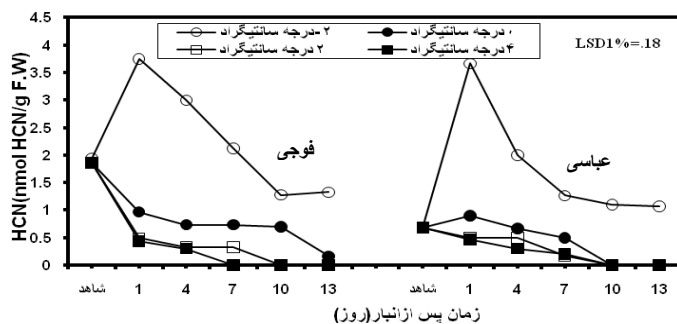
شکل ۲- اثر متقابل رقم و دما بر میزان سیانید

جدول ۱- تجزیه واریانس سیانید و آنزیم Beta-CAS در دوره پس از انبار

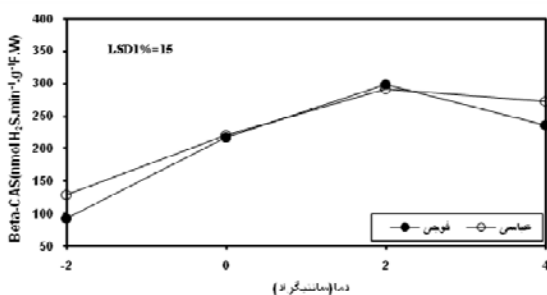
Beta-CAS		سیانید		منبع تغییرات
MS	df	MS	df	
۷۲/۹۶۹ ^{ns}	۳	۰/۰۴۸ ^{ns}	۳	بلوک
۳۰۱۲۶۰/۱۸ ^{**}	۳	۱۶/۹۵۸ ^{**}	۳	دمای انبار
۱۱۸۷۵/۶۲۲ ^{**}	۱	۳/۷۱۱ ^{**}	۱	رقم
۵۷۱۲/۱۲۴ ^{**}	۳	۰/۳۲۱ ^{**}	۳	رقم × دمای انبار
۳۵۲/۳۴۳	۲۱	۰/۰۸۲	۱۵	خطا
۱۲۶۷۷۷/۴۲ ^{**}	۵	۴/۹۶۳ ^{**}	۵	زمان پس از انبار
۱۵۸۴۳/۰۲۷ ^{**}	۱۵	۱/۷۰۵ ^{**}	۱۵	دمای انبار × زمان پس از انبار
۱۲۶۳۸/۲۴۴ ^{**}	۵	۱/۰۹۹ ^{**}	۵	رقم × زمان پس از انبار
۲۲۴۵/۴۷۷ ^{**}	۱۵	۰/۱۱۱ ^{**}	۱۵	رقم × دمای انبار × زمان پس از انبار
۳۷۷/۷۰۱	۱۱۵	۰/۱۰	۸۳	خطا
	۱۸۶		۱۴۸	کل
۸/۸		۱۱/۱		CV

** معنی دار در سطح احتمال ۱ درصد

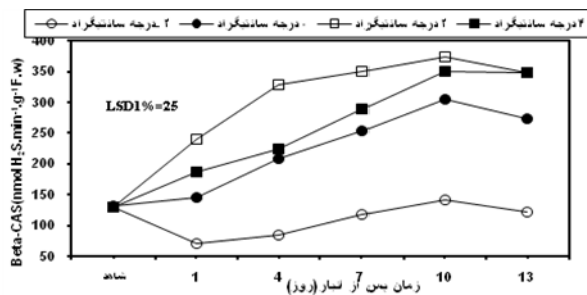
** معنی دار در سطح احتمال ۵ درصد



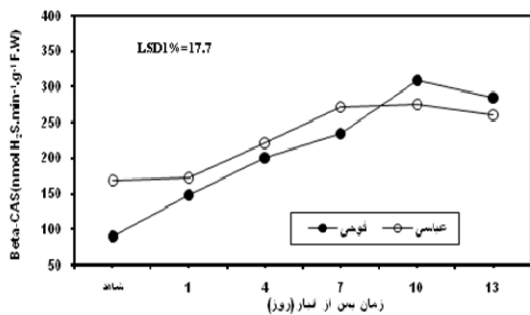
شکل ۵- اثر سه گانه دما، رقم و زمان پس از انبار بر سیانید



شکل ۷- اثر متقابل دما و رقم بر آنزیم Beta-CAS

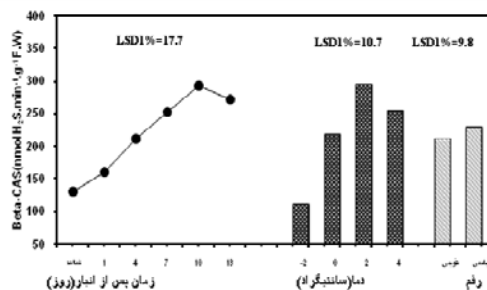


شکل ۸- اثر متقابل دما و زمان بر آنزیم Beta-CAS



شکل ۹- اثر متقابل زمان و رقم بر آنزیم Beta-CAS

با توجه به جدول ۱ و شکل ۶ که اثرات ساده رقم، دمای انبار و زمان پس از انبار را بر فعالیت آنزیم Beta-CAS بررسی می نماید، می توان اظهار داشت که فعالیت این آنزیم در رقم عباسی مشهود نسبت به فوجی بیشتر بود. دماهای مختلف انبار پس از دوره انباری اثرات متفاوتی را بر فعالیت آنزیم Beta-CAS داشت و میزان فعالیت این آنزیم در دمای ۴ درجه سانتی گراد نسبت به دمای ۲ درجه سانتی گراد کمتر بود. با گذشت روزهای پس از انبار، میزان فعالیت این آنزیم افزایش یافته، در صورتی که در روز سیزدهم فعالیت کاهش داشت. با توجه به جدول تجزیه واریانس اثرات متقابل رقم و دمای انبار در سطح ۱٪ معنی دار شده است. با توجه به شکل ۷ مشاهده می شود روند تغییرات فعالیت آنزیم Beta-CAS در سطوح مختلف دما برای هر دو رقم از ۲ تا ۴ درجه سانتی گراد روند صعودی دارد و در ۴ درجه سانتی گراد حالت نزولی به خود می گیرد (شکل ۷). شکل ۸ اثرات متقابل دمای انبار و زمان پس از انبار را در خصوص تاثیر بر فعالیت آنزیم Beta-CAS مورد بررسی قرار می دهد. نتایج نشان داد دماهای مختلف انبار می توانند پس از خروج نمونه ها از انبار بر میزان فعالیت آنزیم Beta-CAS اثرگذار باشند. میزان فعالیت این آنزیم در ارقام عباسی مشهود و فوجی در زمان های مختلف پس از انبار تفاوت معنی داری نشان داد (شکل ۹). مطالعه جدول ۱ نشان می دهد که اثر متقابل سه عامل دما، رقم و زمان پس از انبار در سطح یک درصد معنی دار شده است. این مطلب بیانگر عدم وجود تغییرات مشابه فعالیت این آنزیم در ارتباط با این سه عامل است (شکل ۱۰).

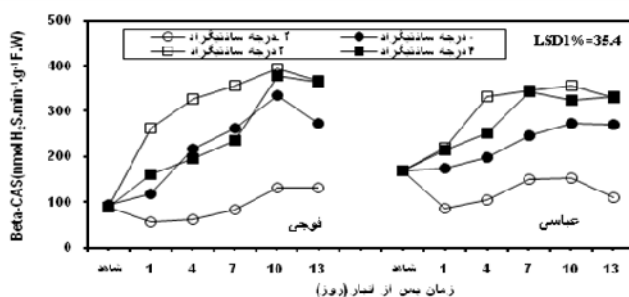


شکل ۱۰- نمایش اثر ساده دما، رقم و زمان بر آنزیم Beta-CAS

بحث

سیانید به عنوان یک ماده سمی بسیار خطرناک در گیاهان یافت می‌شود. تیمار گیاه آراییدوپسیس با سیانید به صورت مشخص باعث کاهش ظرفیت کلروفیل و توقف رشد می‌شود. سیانید می‌تواند باعث ایجاد نقاط سیاه رنگ بر روی برگ‌های تنباکو شود. همچنین در برگ‌های گیاه نخود می‌تواند هسته سلول‌های پوست و سلول‌های محافظ پوست را تخریب کند. این ماده خطرناک و سمی در هسته زردآلو، هلو، گیلاس، بادام تلخ، دانه‌های سیب، سورگوم، شاخه‌های بامبو، ریشه‌های کاساوا و لوبیای لیما^۱ دیده می‌شود (۹، ۱۳ و ۲۵). در این پژوهش، در هر دو رقم سیب مورد مطالعه بالاترین میزان تجمع سیانید بافت در دمای ۲- درجه سانتی‌گراد و کمترین تجمع سیانید در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد وجود داشت و به نظر می‌رسد که دماهای بالاتر به جهت تجزیه و متابولیزه کردن سیانید مفیدتر باشند. دمای ۲- درجه سانتی‌گراد احتمالاً به جهت اختلال در عمل آنزیم و یا متلاشی شدن غشاء مانع متابولیزه کردن سیانید شده است. در همین راستا، آنزیم Beta-CAS که جهت متابولیزه کردن سیانید کاربرد دارد، در دمای ۲- درجه سانتی‌گراد کمترین میزان فعالیت را داشت. این آنزیم یک همبستگی خوبی را جهت تجزیه سیانید با دما نشان داد. در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد انتظار می‌رود کمترین میزان سیانید وجود داشته باشد، چون بالاترین میزان فعالیت این آنزیم در این دما متصور است. سرعت اغلب واکنش‌های شیمیایی در اثر بالا رفتن دما افزایش می‌یابد. انرژی حرارتی که در افزایش دما به مولکول‌ها منتقل می‌گردد باعث می‌شود که انرژی جنبشی مولکول‌ها بالا رفته و تصادمات مولکولی افزایش یابد بهمین سبب تعداد تصادماتی که منجر به ایجاد محصول واکنش می‌گردد در واحد زمان افزایش می‌یابد. مولکول‌های آنزیم که دارای ساختمان منظمی می‌باشند در واکنش-های خود با مولکول سوبسترا در جایگاه فعال به همین ترتیب عمل می‌کنند با این تفاوت که ساختمان مولکول آنزیم پیچیده تر از مولکول‌های ساده شیمیایی است و ممکن است در اثر دماهای بالا دناتور شود و ساختمان سه بعدی خود را که لازمه فعالیت آنزیمی است از دست بدهد. افزایش دما تا زمانی قادرست موجب افزایش فعالیت آنزیمی گردد که در اثر عوامل مختلف، ساختمان سه بعدی آنزیم دستخوش تغییراتی نگردیده باشد. از آنجا که لازمه افزایش سرعت واکنش آنزیمی افزایش سرعت تصادمات بین مولکول آنزیم و سوبسترا است چنانچه بالا رفتن دما اختلالی در تشکیل کمپلکس آنزیم و سوبسترا ایجاد نماید سرعت واکنش آنزیمی در این دماها افزایش نیافته و با افزایش دما سرعت واکنش کاهش می‌یابد (۲۰). در این تحقیق میزان سیانید در مدت چهار ماه نسبت به دو ماه

کمتر می‌باشد و بالا بودن میزان فعالیت آنزیم Beta-CAS در مدت زمان چهار ماه دلیلی بر کاهش میزان سیانید می‌باشد. همچنین، فعالیت این آنزیم در سیب عباسی مشهد نسبت به فوجی بیشتر بوده، بنابراین پایین بودن میزان سیانید رقم عباسی مشهد نسبت به فوجی دور از انتظار نبود. در یک پژوهش توسط Xiaozhany و همکاران (۲۴) سرعت تغییرات متابولیسم سیانید در ماه‌های مختلف (۲۳°C- (۱) در دو گیاه (*Salix babyLonic L.*) و *Sambucus chinensis* (Lindl.) مورد بررسی قرار گرفت. در هر دو جنس با افزایش دما روند متابولیزه شدن سیانید نیز افزایش یافت و گیاه *Salix* از توان بیشتری جهت تجزیه و غیر فعال نمودن سیانید برخوردار بود. نتیجه این پژوهش نشان داد که تغییرات دما اثرات شگرفی بر میزان متابولیزه شدن سیانید در هر دو جنس مورد مطالعه دارد. بررسی ارزش ضریب حرارتی نشان می‌دهد که سرعت متابولیزه شدن سیانید در گیاه *Salix* بیشتر تحت تأثیر تغییرات دمایی قرار می‌گیرد. دماهای بالا به صورت عمومی سرعت غیر فعال نمودن سیانید را شدت می‌بخشد و می‌توان از این گونه‌ها جهت متابولیزه کردن سیانیدهای موجود در هوای جو استفاده نمود و در پدیده گیاه‌پالایی (Phytoremediation) مورد استفاده قرار گیرند (۲۴). بر روی فعالیت آنزیم‌ها عواملی از جمله غلظت نمک‌ها، دما، pH و غلظت سوبسترا موثر است و قاعدتاً هر چه غلظت سوبسترا بالا رود، می‌توان پیش‌بینی کرد که فعالیت آنزیمی نیز افزایش خواهد یافت. سیانید به عنوان سوبسترا توسط آنزیم Beta-CAS کاتالیز می‌شود. بنابراین، افزایش غلظت سیانید می‌تواند باعث افزایش فعالیت این آنزیم گردد (۳ و ۴). در این تحقیق، دمای ۲ درجه سانتی‌گراد به برخی دلایل از جمله تولید بهینه هورمون اتیلن، حفظ سفتی بافت میوه، عدم وجود سرمازدگی بافت ارقام مورد مطالعه، از دست دادن رطوبت بافت میوه در حد قابل قبول، تولید سطح مناسبی از آنزیم Beta-CAS جهت تجزیه سیانید و غیره در هر دو رقم مورد مطالعه به عنوان دمای بهینه و مطلوب مورد توجه بود. دمای ۴ درجه سانتی‌گراد به دلیل تولید بالای اتیلن و عدم داشتن سفتی بافت و رطوبت مناسب میوه مورد توجه نیست، هر چند که از نظر سطح تولید ماده سمی سیانید در شرایط مناسبی قرار دارد. دمای صفر و ۲- درجه سانتی‌گراد نیز به دلیل آسیب‌های سرمازدگی و داشتن سطح نامعقول ماده سمی سیانید قابل توصیه نیست. سیانید افزون بر اثرات بازدارنده‌ای که قبلاً در مورد آنها بحث شد، بر روی فعالیت آنزیم‌هایی مانند سیتوکروم اکسیداز و ریو لوزدی فسفات کربوکسیلاز^۲ در گیاه اثر بازدارنده دارد. همچنین، با اثر منفی بر گیرنده Cu-protein plastocyanine که در پروسه انتقال الکترون در واکنش‌های نوری مربوط به فتوسنتز دخالت دارد، مانع انجام فتوسنتز به شکل بهینه می‌شود (۱۲).



شکل ۱- اثر سه گانه دما، رقم و زمان پس از انبار بر آنزیم Beta-CAS

آسکوربیک پراکسیداز، دهیدروآسکوربات ردوکتاز و گلوکاتایون ردوکتاز است و سیستم غیر آنزیمی شامل آسکوربیک اسید، گلوکاتایون، آنتوسیانین‌ها، ویتامین E و کارتنوئیدها می‌باشد. آنزیم‌های آنتی-اکسیدانت مهم کاتالاز و پراکسیداز از بین برنده رادیکال‌های آزاد هستند. به طور کلی این مواد سبب محافظت از غشاءها و مولکول‌های بزرگ و همچنین، مسئولیت سمیت‌زدایی را در برخی واکنش‌ها بر عهده دارند. ممکن است آنزیم Beta-CAS نیز یکی از آنزیم‌های مهمی باشد که در زمان تنش (سرما، خشکی و...) جهت سم‌زدایی و متابولیسم شدن سیانید در سیستم دفاعی گیاه مورد استفاده قرار گیرد (۱۳، ۲۱ و ۲۵). با عنایت به این موضوع که: تنش سرمازدگی می‌تواند باعث تجمع سیانید در بافت گردد، پیشنهاد می‌شود در خصوص بررسی اثر تنش‌هایی مانند خشکی بر تجمع سیانید در بافت گیاهان و محصولات استراتژیک پژوهش‌هایی انجام گیرد. با علم به اینکه در کشورمان در خصوص ماده سمی و خطرناک سیانید و آن هم با نگرش به محصولات کشاورزی تحقیقات لازم صورت نگرفته است، ضروری است که در خصوص تعیین و مقدار میزان سیانید در گونه‌های سیانوژنیک مرتبط با محصولات باغی و زراعی اقدامات عاجلی صورت پذیرد. پیشنهاد می‌شود در خصوص بررسی مولکولی آنزیم Beta-CAS و تعیین ایزوزایم‌های مربوط به این آنزیم در ارقام محلی و بومی سیب ایران مانند عباسی مشهود اقداماتی صورت گیرد.

سیانید حتی در میزان کم، می‌تواند تنفس را در میتوکندری مهار کند و بدین ترتیب، باعث توقف رشد و یا حتی باعث مرگ سلول شود (۷).

سیانید می‌تواند یک حالت Positive-feedback داشته باشد. به طوری که خود سیانید باعث افزایش سیانید در گیاه شود. سیانید باعث افزایش بیان ژن‌های آنزیم ACC سنتز می‌شود و این رخداد باعث افزایش تولید اتیلن و سیانید می‌شود (۱۷). در اثر تنش سرما تولید اتیلن به میزان بیشتری تحریک می‌شود و میزان تولید سیانید نیز تلویحا افزایش می‌یابد (۱۴). همچنین، تنش‌هایی مانند یخ‌زدگی و خشکی با تاثیر بر روی غشاء سلول و با در نظر گرفتن نقش آنزیم‌ها، می‌تواند باعث افزایش میزان سیانید و ایجاد سمیت شوند (۳). سیانید به عنوان سوبسترای آنزیم Beta-CAS مورد استفاده قرار می‌گیرد و این ماده سمی و خطرناک به مواد غیر سمی متابولیزه می‌شود (۱۵). آنزیم Beta-CAS در بسیاری از گیاهان دیده شده است. برگ‌های گیاهچه جو به صورت ویژه یک میزان زیادی از فعالیت این آنزیم و حدود $1 \mu\text{mol min}^{-1} \text{mg}^{-1}$ chloroplast را نشان می‌دهند و میزان زیاد این آنزیم حاکی از انجام یک عمل مهم است و همچنین، مؤید این مطلب است که سوبسترای این آنزیم، یعنی سیانید در بافت موجود است. در برگ‌های گیاه جو مقدار کمی سیانید وجود دارد، ولی در عین حال، میزان فعالیت این آنزیم زیاد می‌باشد و این اهمیت متابولیسم شدن سریع سیانید را منعکس می‌کند (۱). فعالیت این آنزیم در بافت‌ها و نواحی انتهایی رشد، جایی که میزان تولید اتیلن قابل توجه است، و یا در جاهایی که اتیلن در اثر پیری یا زخم القا می‌گردد، بیشتر می‌باشد (۱۳). برای مقابله با تنش‌ها و اکسیداتیوهای ایجاد شده یک سیستم دفاعی آنتی‌اکسیدانی با کارایی بالا در گیاهان وجود دارد که می‌تواند رادیکال‌های آزاد را از بین برده، خنثی و یا جارو کند. این سیستم دفاعی شامل سازوکارهای آنزیمی و غیر آنزیمی است. آنزیم‌های این سیستم دفاعی شامل سوپراکسید دیسموتاز، کاتالاز،

منابع

- 1- Akopyan T.A., Braunstein A.E., and Goryachenkova E.V. 1975. Beta- cyanoalanine synthase: Purification and characterization. Proc. Nat. Acad. Scientia, USA 72: 1617-1621.
- 2- Blankenship S.M., Parker M., and Unrath C.R. 1997. Use of maturity indices for predicting post storage firmness of 'Fuji' apples. Journal of Horticultural Science, 32: 909-910.
- 3- Blumenthal's S.G. 1968. Cyanide metabolism in higher plant. III. The Biosynthesis of Cyanoalanine. Journal of Biochemistry, 243: 5302-5507.
- 4- Castric P.A., Farnden K.J.F., and Conn E.E. 1972. Cyanide metabolism in higher plants. . Journal of Biochemica et Biophysica, 152: 62-69.
- 5- Dunnill P. and Fowden L. 1965. Enzymatic formation of β -cyanoalanine from cyanide by Escherichia coli extracts. Natural Population Tree, 208: 1206-1207.
- 6- Evesyrkin W.B. 1985. Sub cellular and development distribution of β -etacyanoalanine synthase in barley leaves. Journal of Plant Physiology, 78: 285-290.
- 7- Ezzi M.I., and Lynch J.M. 2002. Cyanide catabolizing enzymes in *Trichoderma spp.* Enzyme and Microbiology Technology, 31: 1042-1047.
- 8- Fowden L., and Bell E.A. 1965. Cyanide metabolism by seedling. Natural Population Tree, 208: 110-112.
- 9- Goudey J.S., Tittle F.L., and Spencer M.S. 1989. A role of ethylene in the metabolism of cyanide by higher plants. Journal of Plant Physiology, 89: 1306-1310.
- 10- Hatzfeld Y. 2000. Beta- cyanoalanine synthase is a mitochondrial cysteine synthase - like protein in spinach and Arabidopsis. Journal of Plant Physiology, 123: 1163-1172.
- 11- Hasegawa R., Maruyama A., Nakaya M., Tsuda S., and Esashi Y. 1995. The presence of two types of beta-cyanoalanine synthase in germinating seeds and their responses to ethylene. Physiology Plantarum, 93, 713-718.
- 12- Liang W.S., and Li D.B. 2001. The two beta-cyanoalanine synthase isozymes of tobacco showed different anti oxidative abilities. Journal of Plant Science, 161: 1171-1177.
- 13- Liang W.S. 2003. Drought stress increase both cyanogenesis and beta-cyanoalanine synthase activity in tobacco. Journal of Plant Science, 165: 1109-1115.
- 14- Maruyama A., Saito K., and Ishizawa K. 2001. Beta-cyanoalanine synthase and cysteine synthase from potato: Molecular cloning biochemical characterization, and spatial and hormonal regulation. Plant Molecular Biology, 46: 746-760.
- 15- Meyer S.D., and Ahmad S. 1991. Link between L-3-cyanoalanine synthase activity and differential cyanide sensitivity of insects Journal of Biochemica et Biophysica, 1075: 195-197.
- 16- Mizutani F., Yamanaka Y., and Amano S. 1992. Effect of ethylene and hydrogen cyanide on beta-cyanoalanine synthase activity in Satsuma mandarin '*Citris unsho*' fruit. Journal of Plant Science, 49: 223-231.
- 17- Ogunlabi O.O., and Agboola F.K. 2007. A soluble beta-cyano alanine synthase from the gut of the variegated grasshopper *Zonocerus variegates* L. Insect Biochemistry and Molecular Biology, 37: 72-79.
- 18- Rychter A., Janes H.W., and Frenkel C. 1978. Cyanide-resistant respiration in freshly cut potato slices. Journal of Plant Physiology, 61: 607-668.
- 19- Solomos T., and Laties G.G. 1976. Effects of cyanide and ethylene on the respiration of cyanide-sensitive and cyanide-resistant plant tissues. Journal of Plant Physiology, 58: 47-50.
- 20- Taiz and Zeiger. 1998. Plant Physiology .Second edition .Sinauer Associates ,inc.publishers.
- 21- Tatsuma T., Komori K., Yeoh H.H., and Oyama N. 2000. Disposable test plates with tyrosinase and beta-glucosidase for cyanide and cyanogenic glycosides. Analytica Chimica, 408: 233-240.
- 22- Wen J.Q., Huang F., Liang W.S., and Laing H.G. 1997. Increase of HCN and beta - cyanoalanine synthase activity during ageing of potato tuber slices. Journal of Plant Science, 126: 147-151.
- 23- Wurtele E.S., Nikolau B.J., and Conn E.E. 1984. Tissue distribution of beta-cyanoalanine synthase in leaves. Journal of Plant Physiology, 75: 979-982.
- 24- Xiaozhang Y.U., Stefan Trapp B., Puhua Zhoua and Hao H.U. 2005. The effect of temperature on the rate of cyanide metabolism of two woody plants, Chemosphere. 59, 1099-1104.
- 25- Yip W.K., and Yang S.F. 1998. Ethylene biosynthesis in relation to cyanide metabolism. Botanical Bulletin Academia Sinica, 39: 1-7.