

Maintaining the Quality of Chico Fruit (*Manilkara zapota*) during Storage Using Amino Acids (Phenylalanine, Glutathione, and L-arginine) and Growth Regulator (Melatonin)

S. Ebrahimi Meymand¹, L. Jafari^{1*}, A. Mirzaalian Dastjerdi¹, A. Ramazanian²

1- Department of Horticulture, University of Hormozgan, Bandar Abbas, Iran

(*- Corresponding Author Email: jafari.leila@hormozgan.ac.ir)

2- Department of Horticulture, Shiraz University, Shiraz, Iran

Received: 09.12.2024

Revised: 28.04.2025

Accepted: 03.05.2025

Available Online: 18.08.2025

How to cite this article:

Ebrahimi Meymand, S., Jafari, L., Mirzaalian Dastjerdi, A., & Ramazanian, A. (2025). Maintaining the quality of Chico fruit (*Manilkara zapota*) during storage using amino acids (phenylalanine, glutathione, and L-arginine) and growth regulator (melatonin). *Iranian Food Science and Technology Research Journal*, 21(4), 359-376. (In Persian with English abstract). <https://doi.org/10.22067/ifstrj.2025.91169.1389>

Introduction

Sapodilla is a tropical fruit well-known for its sweet taste and soft texture. It is a fruit that continues to ripen naturally after being harvested. Therefore, the fruit harvesting time must be chosen carefully to ensure that the fruit reaches a stage of ripeness where it has the desired flavor and quality. Sapodilla continues to ripen naturally after harvest, so selecting the right time for picking is crucial for ensuring optimal flavor and quality. Proper post-harvest handling, such as controlling temperature and humidity, can extend its shelf life. Using edible coatings or suitable packaging also helps preserve its freshness and delay spoilage. Maintaining quality and reducing post-harvest fruit deterioration is one of the significant challenges in the agricultural supply chain, requiring effective protective methods. The spoilage of sapodilla fruit is due to its sensitivity to temperature conditions and water loss. Application of amino acids can help preserve its quality and extend its shelf life. In this study, phenylalanine, glutathione, melatonin, L-arginine, and control (distilled water) were applied to evaluate post-harvest quality of sapodilla over five storage periods with three replications.

Materials and Methods

First, sapodilla fruits were harvested from an orchard located in Rodan City at the stage of commercial maturity in the second half of July. Immediately after harvesting, the fruits were transported to the Horticultural Science Laboratory at the Faculty of Agriculture, University of Hormozgan. The harvested fruits were healthy and free from pests and diseases. They were selected based on uniform shape and weight. After being washed, the fruits were disinfected in a 1% sodium hypochlorite solution for 2 minutes. Following disinfection, the fruits were dried in ambient air.

The fruits were treated with four amino acids (phenylalanine (8 mM), glutathione (0.05%), melatonin (0.5 mM) and L-arginine (1 mM)) and control (distilled water) for 10 minutes. After the treatment, they were transferred to the cold room with a temperature of 8 ± 1 °C and a relative humidity of 90 ± 5 %. The factorial experiment was conducted in five storage times (0, 10, 20, 30 and 40) in three replications as a completely random design and the quality and biochemical factors of sapodilla were measured.

Results and Discussion

In this study, the weight loss of Sapodilla fruit increased with storage time, while the treatments helped prevent weight loss. At the end of the 40-day storage, the phenylalanine treatment prevented 37.9% of the weight loss compared to the control. Phenylalanine treatment prevented 92.33% of the weight loss relative to the control. The



©2025 The author(s). This is an open access article distributed under [Creative Commons Attribution 4.0 International License \(CC BY 4.0\)](https://creativecommons.org/licenses/by/4.0/).

<https://doi.org/10.22067/ifstrj.2025.91169.1389>

fruit firmness decreased over time, whereas treatments helped increase this parameter. The highest and lowest firmness values at the end of the experiment were observed in the melatonin and glutathione treatments (97.67 and 66.66 N, respectively), with the control having the lowest firmness (57.55 N). Soluble solids content increased over time. The highest and lowest soluble solids were found in the control and the treatments with arginine, melatonin, and glutathione, respectively. At the end of the 40-day experiment, the arginine, melatonin, and glutathione treatments reduced soluble solids content, compared to the control by 6.98%, 6.60%, and 6.41%, respectively. The greatest and least increases in soluble solids were observed in the control and the treatments with L-arginine and glutathione, respectively. After 40 days of storage, the L-arginine and glutathione treatments reduced the decay percentage by 45.81% and 41.43%, respectively, compared to the control. Glutathione treatment increased the ascorbic acid content of sapodilla fruit at most storage times. At the end of storage (40 days), glutathione treatment increased ascorbic acid content by 56.79% compared to the control. An increase in antioxidant activity was observed in Sapodilla fruit over time. On day 30 of storage, phenylalanine treatment increased antioxidant activity by 28.67%, and on day 40, melatonin treatment showed a 30.61% increase. This increase in antioxidant activity is considered a defense response to environmental and physiological stress during storage. At the end of 40-day storage period, catalase activity increased. The highest and lowest catalase activities were observed at 33.06 and 25.22 units/mg fresh weight, respectively. By day 40, catalase activity was increased to 31.08% in the arginine treatment compared to the control.

Conclusion

In conclusion, using these treatments, particularly phenylalanine, melatonin, and glutathione, can serve as effective strategies for preserving the quality of sapodilla fruit during long-term storage and mitigating the negative effects of physiological and environmental stress. These treatments not only reduce weight loss, maintain firmness, and prevent decay, but also improve the nutritional properties and health benefits of the fruit by enhancing antioxidant activity and defense enzyme levels. In the future, further research could focus on identifying the precise mechanisms by which these compounds influence the biochemical processes in sapodilla and other fruits. Furthermore, studying the long-term effects of these treatments, as well as their interactions with various environmental and physiological factors in real-world storage conditions, could pave the way for wider adoption of these strategies in the fruit storage and packaging industry. These investigations could enhance fruit preservation methods, minimize food waste, and prolong the shelf life of fruits and decreasing postharvest loss.

Keywords: Antioxidant activity, Glutathione, L-arginine, Melatonin, Phenylalanine

مقاله پژوهشی

جلد ۲۱، شماره ۴، مهر- آبان ۱۴۰۴، ص. ۳۵۹-۳۷۶

حفظ کیفیت میوه چیکو (*Manilkara zapota*) در مدت انبارمانی با کاربرد آمینواسیدها (فیل آلانین، گلوکاتئون و ال آرژنین) و تنظیم کننده رشد (ملاتونین)

سلیمه ابراهیمی میمند^۱ - لیلا جعفری^{۱*} - عبدالمجید میرزاعلیان دستجردی^۱ - اصغر رمضانیان^۲

تاریخ دریافت: ۱۴۰۳/۰۹/۱۹

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۴/۰۲/۱۳

چکیده

فساد میوه چیکو (*Manilkara zapota*) عمدتاً به دلیل حساسیت به شرایط دمایی و کاهش رطوبت رخ می‌دهد که تأثیر منفی بر کیفیت و ماندگاری آن دارد. این پژوهش با هدف ارزیابی تأثیر آمینواسیدها و تنظیم کننده رشد بر حفظ کیفیت و افزایش عمر انبارمانی چیکو انجام شد. میوه‌ها به مدت ۲ دقیقه در محلول‌های فیل آلانین (۸ میلی‌مولار)، گلوکاتئون (۰/۰۵ درصد)، ملاتونین (۰/۵ میلی‌مولار) و ال آرژنین (۱ میلی‌مولار) در مقایسه با شاهد (آب مقطر) غوطه‌ور شده و سپس در محیط خشک شدند. پس از اعمال تیمار، میوه‌ها در سردخانه با دمای 8 ± 1 درجه سلسیوس و رطوبت نسبی 90 ± 5 درصد نگهداری شدند. آزمایش بصورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار انجام شد و ارزیابی کیفیت میوه‌ها در پنج زمان انبارمانی (صفر، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز) صورت گرفت. پس از پایان دوره، میوه‌ها به مدت یک روز در دمای محیط (۲۵ درجه سلسیوس) نگهداری شدند تا تغییرات کمی آنها بررسی شود. نتایج نشان داد که تیمار فیل آلانین توانست به میزان ۹/۳۷ درصد از کاهش وزن میوه در ۴۰ روز نگهداری جلوگیری کند و در نهایت، سفتی بافت میوه چیکو در تیمارهای ملاتونین و گلوکاتئون نسبت به شاهد به ترتیب ۲۲/۳۱ و ۱۹/۹۵ درصد در پایان آزمایش افزایش یافت. همچنین، تیمار گلوکاتئون سبب افزایش ۵۶/۷۹ درصدی میزان اسید آسکوربیک نسبت به شاهد در ۴۰ روز نگهداری میوه شد. در پایان ۴۰ روز آزمایش، تیمارهای آرژنین، ملاتونین و گلوکاتئون به میزان ۶/۹۸، ۶/۶۰ و ۶/۴۱ درصد نسبت به شاهد سبب کاهش مواد جامد محلول در میوه چیکو شدند. افزون بر این در پایان زمان نگهداری، تیمار آرژنین توانست به میزان ۳۲ درصد اسید قابل تیتر میوه را افزایش دهد. این مطالعه نشان داد که تیمارهای مورد استفاده در این تحقیق می‌توانند به‌طور مؤثری بر بهبود کیفیت و حفظ خصوصیات تغذیه‌ای میوه چیکو در طول دوره نگهداری مؤثر باشند. این نتایج پتانسیل استفاده از این ترکیبات را به‌عنوان راهکارهایی برای افزایش عمر مفید و حفظ کیفیت میوه‌ها تأکید می‌کند.

واژه‌های کلیدی: آرژنین، فعالیت آنتی‌اکسیدانی، فیل آلانین، گلوکاتئون، ملاتونین

مقدمه

چیکو یا ساپودیل (*Manilkara zapota*) یکی از میوه‌های گرمسیری ارزشمند از خانواده Sapotaceae است که به دلیل طعم مطبوع، ارزش تغذیه‌ای بالا و کاربردهای صنعتی در کشورهای مختلفی از جمله ایران کشت می‌شود (Padmaja & John, 2014; Yahia & Gutierrez-Orozco, 2011). این میوه به‌ویژه در استان‌های جنوبی

مانند سیستان و بلوچستان و هرمزگان تولید شده و در سال ۱۴۰۲ میزان برداشت آن از باغ‌های استان سیستان و بلوچستان بیش از ۱۲۰۰ تن گزارش شده است. چیکو سرشار از ترکیبات فعال زیستی، ویتامین‌ها، مواد معدنی و آنتی‌اکسیدان‌هایی مانند پلی‌فنل‌ها و کاروتنوئیدها است که موجب افزایش ارزش تغذیه‌ای و کاربرد دارویی آن می‌شود (Kaur, Singh, Singh & Sharma, 2020).

۱- گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه هرمزگان، بندرعباس، ایران
(*)- نویسنده مسئول: Email: jafari.leila@hormozgan.ac.ir

۲- گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی، دانشگاه شیراز، شیراز، ایران

از جمله مرکبات (Chen, Jiang, & Sun, 2022)، میوه توت‌فرنگی (Sun, Hao, Yang, & Chen, 2021) و میوه انگور (Li et al., 2021) استفاده شده است. می‌تواند رشد میکروبی پس از برداشت را مهار کند و کیفیت محصول و انبارمانی را بهبود بخشد. میوه انار پس از تیمار با یک میلی‌مولار آرژنین سرمازدگی کمتری را نشان داد (Babalar, Pirzad, Sarcheshmeh, Talaei, & Lessani, 2018). در پژوهشی ال-آرژنین با غلظت ۱ میلی‌مولار به‌طور قابل توجهی ماندگاری و کیفیت خرما را در دمای پایین حفظ کرد (Khan, Azam, Ahmad, & Atiq, 2023).

فنیل‌آلانین یک اسیدآمین ضروری و آروماتیک است که نقش کلیدی در سنتز ترکیبات فنلی، آنتوسیانین‌ها، فلاونوئیدها و لینگین دارد (Garde-Cerdán et al., 2015). این ترکیب با افزایش فعالیت آنزیم فنیل‌آلانین آمونیا لایز، تجمع ترکیبات فنلی را تقویت کرده و ظرفیت آنتی‌اکسیدانی را بهبود می‌بخشد (Portu, López, Santamaría, & Garde-Cerdán, 2017). در دوره پس از برداشت، کاربرد خارجی فنیل‌آلانین می‌تواند با تحریک مسیر فنیل‌پروپانویید، تنش سرما، پوسیدگی قارچی را کاهش داده و کیفیت تغذیه‌ای و حسی میوه‌ها و سبزی‌ها را حفظ کند (Jannatizadeh, Aghdam, Farmani, Maggi, & Morshedloo, 2018). تیمار فنیل‌آلانین باعث ایجاد مقاومت میوه در برابر پاتوژن‌های قارچی و کاهش پوسیدگی در انبه، آووکادو و مرکبات می‌شود (Patel et al., 2020). در یک مطالعه، کاربرد ۸ میلی‌مولار فنیل‌آلانین در انبه باعث کاهش آسیب‌های ناشی از سرمازدگی، حفظ بالاتر محتوای فلاونوئیدها و فعالیت‌های آنتی‌اکسیدانی، و همچنین کاهش میزان پراکسید هیدروژن و مالون دی‌آلدئید شد (Patel et al., 2023).

گلوتاتیون یک آنتی‌اکسیدان قوی و جزء کلیدی مسیر AsA-GSH است که با حذف ROS از آسیب اکسیداتیو جلوگیری می‌کند (Hasanuzzaman et al., 2019). این مسیر شامل آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی مانند SOD، CAT، POD و AP و ترکیبات غیرآنزیمی مانند گلوتاتیون و آسکوربیک اسید است که در افزایش تحمل سرما نقش دارند (Song et al., 2016). آنزیم‌های چرخه گلوتاتیون-آسکوربیک اسید، مانند آسکوربات پراکسیداز و گلوتاتیون ردوکتاز، در کاهش تنش سرما در گیاهان مؤثر هستند (Liu Juan, Li, Liang, Jiang, & Chen, 2019). در تحقیقاتی گلوتاتیون ظرفیت آنتی‌اکسیدانی را در میوه توت‌فرنگی (Ge et al., 2019)، ماش (Nahar, Hasanuzzaman, Alam, & Fujita, 2015) و گوجه‌فرنگی (Zhou et al., 2022) افزایش می‌دهد. در مطالعه‌ای کاربرد گلوتاتیون با غلظت ۰/۰۵ درصد از آسیب سرمازدگی در میوه‌های فلفل دلمه‌ای جلوگیری کرد (Yao et al., 2021).

با این حال، چیکو به دلیل ماهیت کلماتریک و نرخ بالای متابولیسم پس از برداشت، ماندگاری کوتاهی دارد و در مدت زمان کمی دچار نرم‌شدگی، تغییر رنگ، کاهش مواد جامد محلول و فساد می‌شود. افزایش فعالیت متابولیکی، تنفس و تولید اتیلن در طول دوره رسیدگی منجر به کاهش کیفیت و عمر پس از برداشت این میوه می‌شود (Bhutia, Pal, Sen, & Jha, 2011; da Silva Rios, Nakamoto, Braga, & da Silva, 2022; Padmaja & John, 2014). روش‌های مختلفی برای حفظ کیفیت و افزایش عمر انباری چیکو پیشنهاد شده است. انبارمانی در دمای پایین یکی از رایج‌ترین روش‌ها است، اما چیکو در دمای کمتر از ۱۴ درجه سلسیوس مستعد سرمازدگی و کاهش کیفیت می‌شود (Yahia & Gutierrez-Orozco, 2011). امروزه افزایش ماندگاری محصول‌های باغی توسط تیمارهای ارگانیک توجه زیادی را در دنیا به خود جلب کرده است (Singh, 2023).

ملاتونین یک ترکیب آمفی‌پاتیک، با وزن مولکولی کم است که به‌عنوان محرک زیستی، آنتی‌اکسیدان و تنظیم‌کننده رشد گیاهان تحت تنش‌های زیستی و غیرزیستی عمل می‌کند (Hu, Luo, An, & Li, 2022). این ترکیب با افزایش آنتی‌اکسیدان‌های آنزیمی و غیرآنزیمی و حذف ROS، تحمل گیاهان را به سرما و سایر تنش‌ها بهبود می‌بخشد (Zhang et al., 2015). همچنین، تیمار برون‌زا با ملاتونین می‌تواند سرمازدگی را کاهش داده و از طریق تجمع فنل‌ها و مهار ظرفیت آنتی‌اکسیدانی، آسیب اکسیداتیو را محدود کند (Madebo, Hu, Zheng, & Jin, 2021). مطالعات قبلی نشان می‌دهد که تیمار پس از برداشت ملاتونین خارجی می‌تواند تحمل سرما را افزایش داده و کیفیت بهتر میوه‌ها در انبار سرد مانند انار (Aghdam et al., 2020)، گیلان (Miranda et al., 2020) و گوجه‌فرنگی (Aghdam et al., 2019)، چریمویا (Medina-Santamarina, Guillén, Valero, Castillo, & Serrano, 2023) شود. در تحقیقی ملاتونین ۰/۵ میلی‌مول بر لیتر در میوه انبه، شاخص آسیب سرمازدگی، نشأت الکترولیت و محتوای مالون دی‌آلدئید را کاهش داد در حالی که مقدار Fv/Fm بالاتری را حفظ کرد (Xu et al., 2023).

آرژنین یک آمینواسید کاتیونی با فعالیت ضد میکروبی قوی است که از طریق ساختار غشای سلولی، بر میکروارگانیسم‌ها تأثیر می‌گذارد (Ma Qiumin, Davidson, & Zhong, 2020). این ترکیب، پیش‌ماده‌ای برای بیوسنتز پلی‌آمین‌ها و مولکول‌های سیگنال‌دهنده مانند اکسید نیتریک (NO) با حذف ROS، پیری را به تأخیر انداخته و از کاهش وزن و کم‌آبی سریع میوه‌ها جلوگیری می‌کند (Hasan et al., 2019). همچنین، آرژنین با بهبود کیفیت انبارمانی محصولات باغبانی، به‌عنوان یک افزودنی غذایی ایمن شناخته شده است (Shu et al., 2020). آرژنین برای نگهداری میوه‌ها و سبزی‌ها پس از برداشت

محیط (۲۵ درجه سلسیوس) قرار گرفتند. پس از آن، فاکتورهای کیفی و بیوشیمیایی چیکو اندازه‌گیری شد.

وزن میوه

میوه‌ها توسط ترازو دیجیتال با دقت ± 0.1 گرم وزن شدند تا کاهش وزن در هر دو نمونه شاهد و تیمار اندازه‌گیری شود. کاهش وزن به صورت درصد تغییرات محاسبه شد که با فرمول $(W_0 - W_f)/W_0 \times 100$ تعیین شد. در این فرمول W_0 وزن اولیه و W_f وزن نهایی میوه است. کاهش وزن به عنوان درصدی از وزن تازه میوه‌ها محاسبه شد (Sandate-Flores et al., 2020b).

سفتی میوه

سفتی بافت میوه سفتی بافت میوه چیکو با استفاده از دستگاه سفتی‌سنج دیجیتال (Turon Italy, 53205) با قطر پروب ۸ میلی‌متر پس از جداسازی پوست میوه در قسمت استوایی اندازه‌گیری و بر حسب نیوتن گزارش شد (Vetrek et al., 2015).

مواد جامد محلول (Total suspended solids)

مواد جامد محلول (TSS) آب میوه با استفاده از یک رفاکومتر دستی DBR95 (ساخت کشور تایلند) در دمای ۲۰ درجه سلسیوس اندازه‌گیری و به صورت درصد (%) در سه تکرار، با ۳ میوه در هر تکرار بیان شد (Phalake, Tetali, & Raut, 2022).

اسید قابل تیتراسیون (Titratable acid)

اسید قابل تیتراسیون (TA) براساس روش AOAC (۲۰۰۵) اندازه‌گیری شد. ۱۰ گرم از آب میوه در ۱۰۰ میلی‌لیتر آب مقطر حل شده و فیلتر گردید. سپس، ۱۰ میلی‌لیتر از محلول فیلتر شده با استفاده از ۰.۱ نرمال NaOH تیتر شد. پس از افزودن ۱ درصد (V/V) فنل فتالین، تیتراسیون تا رسیدن به نقطه پایانی (ظهور رنگ صورتی روشن) انجام شد و نتایج به صورت درصد (%) در سه تکرار ثبت گردید.

درصد پوسیدگی

درصد پوسیدگی میوه به صورت مشاهده‌ای در چهار گروه جداگانه: صفر (بدون آسیب)، ۱-ضعیف (صفر تا ۵ درصد آسیب)، ۲-متوسط (۵ تا ۲۵ درصد آسیب)، ۳- تا حدودی شدید (۲۵-۵۰ درصد آسیب)، ۴- بسیار شدید (بیش از ۵۰ درصد) به صورت فرمول (۲) محاسبه شد: (تعداد میوه‌های پوسیده در هر درجه $\times$ درجه پوسیدگی) / تعداد کل میوه در هر تکرار محاسبه شد (Gonzalez-Aguilar, Zavaleta, & Gatica, & Tiznado-Hernandez, 2007).

تنظیم‌کننده‌های رشد گیاهی و آمینواسیدها نقش مهمی در حفظ کیفیت و افزایش ماندگاری میوه‌ها پس از برداشت دارند. تنظیم‌کننده‌های رشد با تأثیر بر مسیرهای متابولیکی و افزایش تولید آنتی‌اکسیدان‌ها، مقاومت میوه را در برابر تنش‌های پس از برداشت بهبود می‌بخشد و از پوسیدگی زودهنگام جلوگیری می‌کنند (Sharma, Pareek, Sagar, Valero, & Serrano, 2017). آمینواسیدها به عنوان پیش‌ساز ترکیبات زیستی مانند پلی‌آمین‌ها و پروتئین‌ها، موجب افزایش پتانسیل آنتی‌اکسیدانی، کاهش آسیب‌های فیزیولوژیک و جلوگیری از نرم شدن و تغییر رنگ می‌شوند (Chowdhury et al., 2023). حفظ کیفیت میوه چیکو طی دوره انبارمانی از اهمیت زیادی برخوردار است. با توجه به حساسیت بالای این میوه به دمای پایین (۱۴ درجه سلسیوس) و فسادپذیری سریع آن در دمای بالاتر (۲۰ درجه سلسیوس)، که منجر به از دست دادن آب میوه و افت کیفیت می‌شود، نگهداری طولانی‌مدت چیکو در شرایط انباری با دمای بالا با چالش جدی مواجه است. تاکنون گزارش‌های محدودی درباره کاربرد آمینواسیدهایی مانند فنیل‌آلانین، گلوکاتینون و ال‌آرژنین و تنظیم‌کننده رشد گیاهی ملاتونین بر این میوه منتشر شده است. همچنین بررسی همزمان این ترکیبات در یک آزمایش واحد تاکنون گزارش نشده است. بنابراین هدف این پژوهش استفاده از آمینواسیدهای مختلف و تنظیم‌کننده رشد به منظور حفظ خصوصیات کیفی و افزایش ماندگاری میوه پس از برداشت است.

مواد و روش‌ها

جمع‌آوری میوه و نحوه اعمال تیمار

ابتدا میوه‌های چیکو در مرحله بلوغ تجاری (نیمه دوم تیرماه) از ایستگاه تحقیقات کشاورزی میناب با طول جغرافیایی ۵۷ درجه و ۱۳ دقیقه و عرض جغرافیایی ۲۷ درجه و ۱۰ دقیقه برداشت و بی‌درنگ پس از برداشت، به آزمایشگاه علوم باغبانی دانشکده کشاورزی دانشگاه هرمزگان منتقل شد. میوه‌های سالم، عاری از آفات و بیماری‌ها و همچنین یکنواخت از لحاظ شکل و وزن انتخاب و پس از شست و شو و گندزدایی با محلول هیپوکلریت سدیم یک درصد به مدت ۲ دقیقه در مجاورت هوا خشک شدند. میوه‌ها به مدت ۲ دقیقه در محلول‌های فنیل‌آلانین (۸ میلی‌مولار)، گلوکاتینون (۰.۵ درصد وزنی/حجمی)، ملاتونین (۰.۵ میلی‌مولار) و ال‌آرژنین (۱ میلی‌مولار) غوطه‌ور شدند و سپس در محیط خشک شدند. پس از اعمال تیمار میوه‌ها به سردخانه با دمای 1 ± 8 درجه سلسیوس و رطوبت نسبی 90 ± 5 درصد قرار گرفتند. این آزمایش در پنج زمان انبارمانی (صفر، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز) با سه تکرار در سردخانه نگهداری شدند و سپس یک روز در دمای

اسید آسکوربیک

مقداری از آب میوه، یک میلی‌لیتر محلول متافسفریک/اسید استیک و ۸ میلی‌لیتر آب مقطر استفاده شد (AOAC, 1990). قدرت کاهش اسید اسکوربیک به ۲۶-دی کلروفنول ایندوفنول (۰/۲ درصد، وزن / حجم) تا زمانی که رنگ تغییر کند آزاد شد. محتوای ویتامین ث با استفاده از استاندارد اسید آسکوربیک محاسبه شد و نتایج به صورت میلی گرم اسید اسکوربیک در ۱۰۰ گرم وزن تازه بیان شد.

فعالیت آنتی‌اکسیدانی

توانایی مهار رادیکال DPPH توسط ترکیبات آنتی‌اکسیدانی با روش (Sandate-Flores et al., 2020a) با برخی تغییرات اندازه‌گیری شد. مخلوط واکنش حاوی ۳/۹ میلی‌لیتر محلول DPPH ساخته شده در ۹۵ درصد (v/v) متانول و ۰/۱ میلی‌لیتر از عصاره بود. محلول به مدت ۳۰ دقیقه انکوبه شد و جذب آن در طول موج ۵۱۷ نانومتر اندازه‌گیری شد.

کاتالاز

جهت اندازه‌گیری فعالیت آنتی‌اکسیدانی آنزیم‌ها از میوه‌ها که قبلاً در فریزر ۸۰- درجه سلسیوس نگهداری شدند، استفاده شد. ابتدا حدود ۰/۵ گرم از هر نمونه گیاهی در هاون و به کمک نیتروژن مایع به خوبی پودر شد و سپس ۵ میلی‌لیتر بافر استخراج که شامل بافر فسفات پتاسیم ۵۰ میلی‌مولار (pH=۷/۸)، ۰/۱ میلی‌مولار EDTA، و ۴ درصد پلی وینیل پیرولیدون بود، هموژنیزه شد. سپس نمونه‌ها به مدت ۲۰ دقیقه با ۱۳۰۰۰ دور در دقیقه و دمای ۴ درجه سلسیوس سانتریفیوژ شدند (Hasanuzzaman, Alam, Nahar, Ahamed, & Fujita, 2014). پس از سانتریفیوژ نمونه‌ها، مایع رویی نمونه‌ها به تیوب‌های جدید منتقل و از آن برای اندازه‌گیری میزان فعالیت‌های آنزیم آنتی‌اکسیدانی کاتالاز استفاده شد. آنزیم کاتالاز H_2O_2 را بدون نیاز به فاکتور احیا کننده، به اکسیژن و آب تبدیل می‌کند. اندازه‌گیری فعالیت آنزیم کاتالاز با استفاده از روش (Hasanuzzaman et al., 2014) انجام شد. بدین منظور، ۳ میلی‌لیتر بافر فسفات ۵۰ میلی‌مولار با pH=7، ۱۰۰ میکرولیتر عصاره آنزیمی، ۵ میکرولیتر پراکسید هیدروژن ۳۰ درصد به آن اضافه شد و میزان جذب در طول موج ۲۴۰ نانومتر با استفاده از دستگاه اسپکتروفتومتر به مدت دو دقیقه با فواصل زمانی ۲۰ ثانیه‌ای ثبت گردید. به دلیل تجزیه H_2O_2 ، فعالیت کاتالاز بر حسب میکرومول H_2O_2 بر گرم وزن تازه در دقیقه بیان شد. غلظت پراکسید هیدروژن (H_2O_2) با استفاده از ضریب خاموشی ۰/۲۸ میلی‌مول بر سانتی‌متر مربع برای کمی‌سازی دقیق محاسبه شد.

آنالیز آماری

این آزمایش به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با سه تکرار انجام شد. فاکتور اول شامل نوع تیمار (فنیل‌آلانین، گلوکاتینون، ملاتونین و ال-آرژنین) و فاکتور دوم شامل زمان انبارمانی (۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز) بود. آنالیز آماری با استفاده از نرم‌افزار SAS نسخه ۹/۴ انجام شد. برای بررسی تفاوت میان تیمارها و اثرات زمان انبارمانی، از آزمون ANOVA یک طرفه استفاده شد. مقایسه میانگین‌ها با آزمون چند دامنه‌ای دانکن در سطح معنی‌داری $p < 0.05$ مورد ارزیابی قرار گرفت.

نتایج و بحث

کاهش وزن

نتایج تجزیه واریانس داده‌ها (جدول ۱) نشان داد که اثر متقابل تیمار در زمان بر وزن میوه چیکو در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود. با افزایش زمان میزان کاهش وزن میوه چیکو افزایش یافت، در حالی که تیمارها از افت وزن جلوگیری کردند. در پایان آزمایش (زمان ۴۰ روز) تیمار فنیل‌آلانین به میزان ۹/۳۷ درصد از کاهش وزن میوه چیکو جلوگیری نمود (شکل ۱). تیمار فنیل‌آلانین نسبت به شاهد به میزان ۳۳/۹۲ درصد از افت وزن میوه جلوگیری کرد (شکل ۱). مشابه این نتایج در پژوهشی تیمار فنیل‌آلانین و اتیلن از کاهش وزن میوه مرکبات ناشی از سرما جلوگیری کرد (Lafuente, Zacarias, Martínez-Téllez, Sanchez-Ballesta, & Dupille, 2001). همچنین در مطالعاتی فنیل‌آلانین از افت وزن میوه گلابی (Jinfeng) (Wang et al., 2023) و توت‌فرنگی (Pang et al., 2020) در مقایسه با شاهد جلوگیری کرد. تیمار فنیل‌آلانین در ۲۱ روز از کاهش وزن میوه بادمجان به میزان ۷/۵ درصد در مقایسه با شاهد جلوگیری کرد (Najafi, Barzegar, Razavi, & Ghahremani, 2021). تیمار شده با فنیل‌آلانین در غلظت ۳۰ میلی‌مولار در پایان دوره نگهداری، توانست وزن میوه را حفظ کند (Asgarian, Karimi, Ghabooli, & Maleki, 2022).

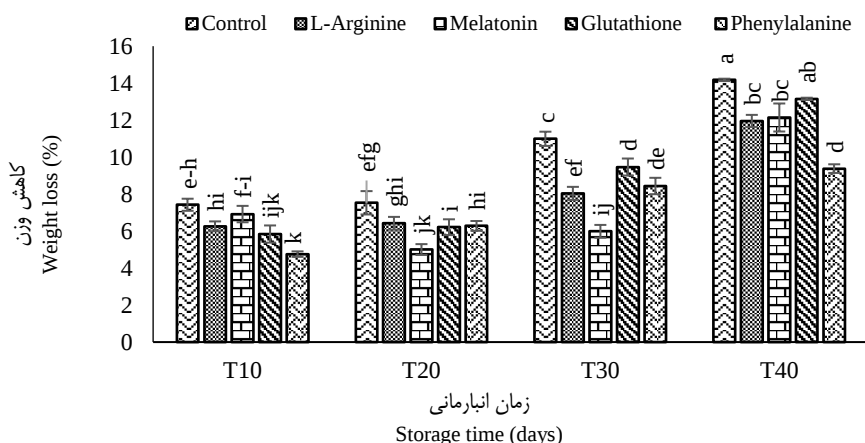
فنیل‌آلانین به عنوان پیش‌ساز مهم در بیوسنتز ترکیبات فنلی (مانند فلاونوئیدها و لیگنین) عمل می‌کند. این ترکیبات به دلیل خاصیت آنتی‌اکسیدانی می‌توانند از تخریب سلولی جلوگیری کنند و به طور مستقیم از کاهش وزن میوه جلوگیری کنند (de la Rosa, Moreno-Escamilla, Rodrigo-García, & Alvarez-Parrilla, 2019). فنیل‌آلانین می‌تواند از طریق تقویت ساختار دیواره سلولی و افزایش تشکیل لیگنین‌ها در میوه، مقاومت مکانیکی بافت را افزایش دهد. این موضوع از تغییرات فیزیکی و تخریب سریع بافت میوه جلوگیری می‌کند و باعث حفظ وزن بیشتر می‌شود (Oyom et al., 2022).

جدول ۱- تجزیه واریانس اثر ساده و متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوتاتیون، فنیل آلانین و زمان بر صفات کمی و کیفی میوه چیکو
 Table 1- Variance analysis of simple and reciprocal effects of L-arginine, melatonin, glutathione and phenylalanine treatments and time on quantitative and qualitative traits of Sapodilla fruit

منابع تغییر S.O.V	درجه آزادی Df	میانگین مربعات Mean squares					پوسیدگی Decay
		کاهش وزن Weight loss	سفتی Firmness	مواد جامد محلول TSS	اسید قابل تیتراسیون TA	TSS/TA	
تیمار Treatment	4	233.65**	2931.42**	93.52**	0.241**	490.66**	13.87**
زمان Time	4	37.11**	373.09**	5.011**	0.0076**	7977.03**	188.17**
تیمار × زمان Treatment × Time	16	53.38**	572.99**	17.36**	0.0246*	108.00**	0.142**
خطای آزمایش Test error	50	0.540	30.51	1.19	0.00082	29.58	0.053
ضریب تغییرات (درصد) C.V (%)	-	11.04	6.93	4.69	6.65	9.11	29.13

ns, ** و * به ترتیب عدم معنی داری، معنی داری در سطح احتمال ۱ و ۵ درصد.

ns, ** and *: non-significant, significant at $p \leq 0.01$ and $p \leq 0.05$, respectively



شکل ۱- مقایسه میانگین اثر متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوتاتیون و فنیل آلانین بر کاهش وزن میوه چیکو در زمان نگهداری (۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز)

حروف مختلف نشان دهنده تفاوت معنی دار بین تیمارها براساس آزمون دانکن است ($p < 0.05$). نوار خطا نشان دهنده خطای استاندارد است ($n = 3$).

Fig. 1. Comparison of the average interaction effect of L-arginine, melatonin, glutathione and phenylalanine treatments on weight loss of sapodilla fruit during storage (0, 10, 20, 30 and 40 days)

Different letters indicate significant differences between treatments based on Duncan's range test ($p < 0.05$). Error bars indicate standard error ($n = 3$).

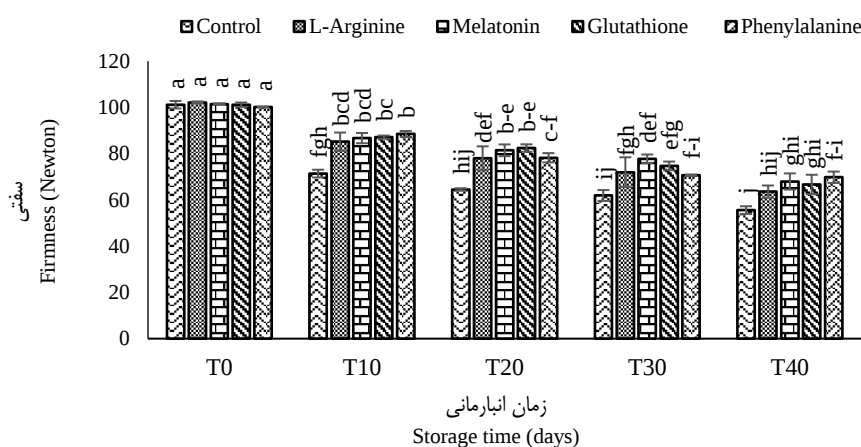
سبب کاهش نرم شدن میوه چیکو به ترتیب به میزان ۲۲/۳۱ و ۱۹/۹۵ درصد نسبت به شاهد شد (شکل ۲). سفتی میوه یک شاخص مهم از کیفیت و رسیدگی است و معمولاً با گذشت زمان و افزایش فرآیندهای نرم شدن بافت، کاهش می یابد (Tian & Xu, 2023). تیمارهای ملاتونین و گلوتاتیون نسبت به شاهد توانسته اند این کاهش را به طور قابل ملاحظه ای به تأخیر بیندازند. یکی از عوامل اصلی نرم شدن میوه ها فعالیت آنزیم هایی نظیر پلی گالاکتوروناز و پکتین متیل استراز است که باعث تخریب دیواره های سلولی و نرم شدن بافت میوه می شوند (Liu

سفتی

براساس نتایج تجزیه واریانس داده ها اثر متقابل تیمار و زمان بر سفتی میوه چیکو در سطح احتمال یک درصد معنی دار می باشد (جدول ۱). نتایج مقایسه میانگین داده ها نشان داد که طی زمان نگهداری سفتی میوه کاهش یافت، در حالی که تیمارها سبب افزایش این پارامتر شدند. بیشترین و کمترین میزان سفتی در پایان آزمایش میوه به ترتیب در تیمارهای ملاتونین و گلوتاتیون (۶۷/۹۷ و ۶۶/۶۶ نیوتن) و شاهد (۵۵/۵۷ نیوتن) مشاهده شد (شکل ۲). تیمارهای ملاتونین و گلوتاتیون

طریق کاهش تولید اتیلن (که یکی از عوامل کلیدی در نرم شدن میوه است) فرآیند نرم شدن را به تأخیر بیندازد (Sun *et al.*, 2015). در تحقیقی تیمار ملاتونین ۲۰۰ میکرومول در لیتر سبب افزایش سفتی میوه پرتقال ناول شد (Ma Qiaoli *et al.*, 2021). سفتی میوه توت‌فرنگی در غوطه‌وری با تیمار ملاتونین ۰/۱ میلی‌مولار در مقایسه با شاهد مشاهده شد (Liu, Zheng, Sheng, Liu, & Zheng, 2018). در پژوهشی کاربرد ملاتونین ۰/۵ میلی‌مولار و غوطه‌وری به مدت یک ساعت سبب سفتی میوه انبه در طول ذخیره‌سازی شد (Liu *et al.*, 2020). در گزارشی تیمار گلوکاتینون ۵ میلی‌مولار سفتی میوه انبه را به ترتیب به میزان ۲۵/۹ و ۳۰/۷۰ درصد در روزهای ۴ و ۸ افزایش داد (Zhou *et al.*, 2023).

ملاتونین و گلوکاتینون به دلیل خواص آنتی‌اکسیدانی خود می‌توانند از تخریب غشای سلولی و فعالیت این آنزیم‌ها جلوگیری کرده و بدین ترتیب سفتی بافت را حفظ کنند (Rastegar, Khankahdani, & Rahimzadeh, 2020; Wang *et al.*, 2022). ملاتونین و گلوکاتینون می‌توانند از طریق کاهش تنش اکسیداتیو و تثبیت غشای سلولی، دیواره‌های سلولی را تقویت کنند. این تقویت باعث می‌شود که بافت میوه برای مدت طولانی‌تری سفت بماند و از نرم شدن سریع جلوگیری شود (Ding, Dai, Zhang, Bi, & Prusky, 2024; Michailidis *et al.*, 2019). ملاتونین به عنوان یک مولکول سیگنال‌دهنده می‌تواند به تنظیم فرآیندهای فیزیولوژیک از جمله رسیدگی میوه کمک کند. این هورمون گیاهی ممکن است از



شکل ۲- مقایسه میانگین اثر متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوکاتینون و فنیل آلانین بر سفتی میوه چیکو در زمان نگهداری (۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز)

حروف مختلف نشان‌دهنده تفاوت معنی‌دار بین تیمارها براساس آزمون دانکن است ($p < 0.05$). نوار خطا نشان‌دهنده خطای استاندارد است ($n = 3$).

Fig. 2. Comparison of the average interaction effect of L-arginine, melatonin, glutathione and phenylalanine treatments on the soluble solids of Sapodilla fruit during storage (0, 10, 20, 30 and 40 days)

Different letters indicate significant differences between treatments based on Duncan's range test ($p < 0.05$). Error bars indicate standard error ($n = 3$).

زغال اخته سبب بهبود مواد جامد محلول شد (Wang *et al.*, 2023). در پژوهشی نتایج نشان داد استفاده از ملاتونین ۰/۱ یا ۱ میلی‌مولار سبب کاهش مواد جامد محلول میوه توت‌فرنگی و کاهش پیری میوه شد (Liu *et al.*, 2018). در تحقیقی ملاتونین ۱۰۰۰ میکرومول در لیتر نسبت به سایر دوزها سبب کاهش مواد جامد محلول در میوه شلیل در ۴۰ روز نگهداری شد (Bal, 2021). ملاتونین ۲۰۰ میکرومول در لیتر باعث کاهش قابل توجهی در میوه پرتقال ناول (Newhall) شد که نشان‌دهنده ممانعت از کاهش کیفیت میوه شد (Ma Qiaoli *et al.*, 2021). در تحقیقاتی تیمار گلوکاتینون ۵ میلی‌مولار باعث کاهش ۱۰/۲۵ درصدی مواد جامد محلول در انبه شد (Zhou *et al.*, 2023).

مواد جامد محلول (TSS)

برطبق نتایج تجزیه واریانس داده‌ها اثر متقابل تیمار و زمان بر مواد جامد محلول میوه چیکو در سطح احتمال یک درصد معنی‌دار بود (جدول ۱). میزان TSS با گذشت زمان افزایش یافت (شکل ۳ الف). بیشترین و کمترین میزان TSS به ترتیب در شاهد و تیمارهای آرژنین، ملاتونین و گلوکاتینون مشاهده شد (شکل ۳ الف). در پایان ۴۰ روز آزمایش، تیمارهای آرژنین، ملاتونین و گلوکاتینون به میزان ۶/۹۸، ۶/۶۰ و ۶/۴۱ درصد نسبت به شاهد سبب کاهش TSS در میوه چیکو شدند (شکل ۳ الف). در مطالعه‌ای میوه‌های توت‌فرنگی تیمار شده با ۱ میلی‌مولار آرژنین سبب کاهش مواد جامد محلول در مقایسه با شاهد شد (Shu *et al.*, 2020). در تحقیقی اثر مثبت تیمار آرژنین بر میوه

اسید قابل تیتراسیون (TA)

افزایش TSS در طول زمان یکی از شاخص‌های متداول رسیدگی و تغییرات فیزیولوژیک در میوه‌ها است (Beckles, 2012). مواد جامد محلول عمدتاً شامل قندها، اسیدهای آلی و ترکیبات معدنی هستند که در نتیجه تجزیه ذخایر انرژی در طول دوره نگهداری افزایش می‌یابند (Famiani, Battistelli, Moscatello, Cruz-Castillo, & Walker, 2015). آرژنین، ملاتونین و گلوکاتینون ممکن است با کاهش سرعت تنفس میوه به تعویق افتادن فرآیندهای کاتابولیک (مثل تبدیل نشاسته به قند) کمک کنند. تنفس کمتر به معنای استفاده کمتر از ذخایر انرژی و کاهش تبدیل کربوهیدرات‌های پیچیده به مواد جامد محلول است (Kader & Yahia, 2011). ملاتونین و گلوکاتینون هر دو به عنوان آنتی‌اکسیدان‌های قوی شناخته می‌شوند که می‌توانند تنش اکسیداتیو را کاهش داده و تخریب سلولی را به تعویق بیندازند (Reiter et al., 2016). این موضوع ممکن است از تجزیه سریع ذخایر قندی جلوگیری کند و افزایش مواد جامد محلول را کاهش دهد. ال-آرژنین به عنوان یک آمینواسید کلیدی در مسیرهای متابولیسم نیتروژن عمل می‌کند و می‌تواند به تنظیم سنتز پروتئین‌ها و دیگر متابولیت‌های مهم بپردازد. این موضوع باعث به تأخیر افتادن تجزیه ترکیبات ذخیره‌ای و کاهش سرعت رسیدگی می‌شود (Pedrazini, Martinez, dos Santos, & Groppo, 2024).

TSS/TA

نتایج تحلیل واریانس نشان داد که اثر متقابل تیمار و زمان بر TA و TSS/TA میوه چیکو به ترتیب در سطح احتمال ۵ و ۱ درصد معنی‌دار است (جدول ۱). در پایان آزمایش افزایش اسید قابل تیتراسیون در میوه چیکو به میزان ۳۲ درصد توسط تیمار آرژنین نسبت به شاهد مشاهده شد (شکل ۳ ب). در ۴۰ روز آزمایش، افزایش میزان TSS/TA در میوه چیکو در طی زمان مشاهده شد؛ در حالی که تیمار ال-آرژنین به میزان ۲۸/۲۹ درصد سبب کاهش این صفت در مقایسه با شاهد شد (شکل ۳ ج). افزایش نسبت TSS/TA در میوه‌ها به عنوان نشانه‌ای از رسیدگی تغییرات طعمی در طول زمان نگهداری شناخته می‌شود (Fawole & Opara, 2013). اما کاهش این نسبت با تیمار آرژنین در مقایسه با شاهد نشان دهنده‌ی این است که آرژنین می‌تواند با حفظ اسیدهای آلی و جلوگیری از کاهش سریع اسیدیته در طول زمان، روند رسیدگی و شیرینی نسبی میوه را کنترل کند. ال-آرژنین ممکن است به عنوان یک پیش‌ساز یا کوفاکتور برای آنزیم‌هایی که در سنتز اسیدهای آلی نقش دارند عمل کند. این امر منجر به افزایش سرعت و سنتز این ترکیبات در میوه می‌شود (Aguayo, Martínez-Sánchez,

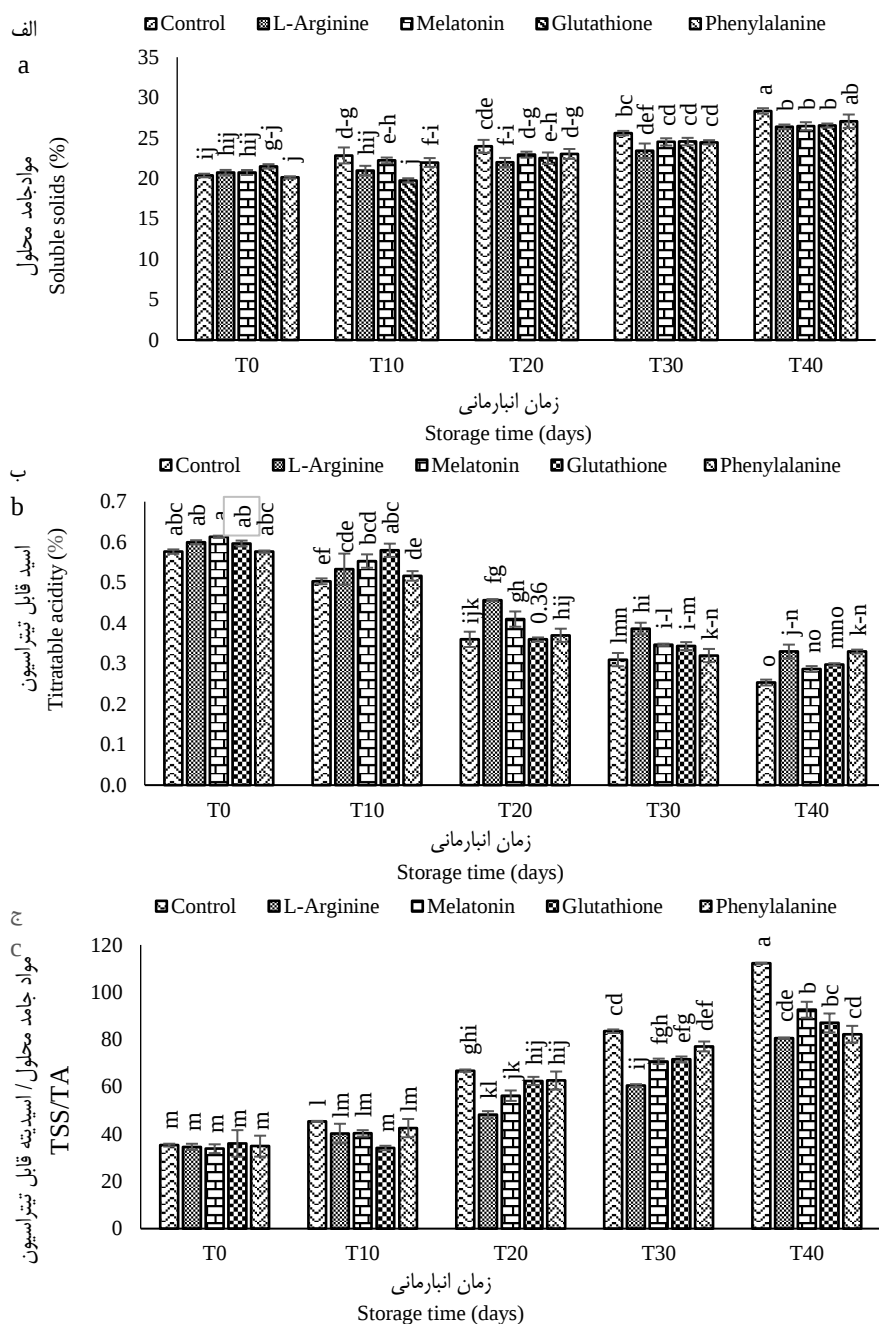
Fernández-Lobato, & Alacid, 2021). آرژنین می‌تواند بر روی مسیرهای متابولیسمی مختلف تأثیر گذاشته و آن‌ها را به سمت سنتز اسیدهای آلی هدایت کند (Jiang, Sheng, Wu, Ye, & Zhang, 2021). در تحقیقی روی توت فرنگی، آرژنین یک میلی‌مولار به بهبود اسیدیته قابل تیتراسیون و افزایش مقاومت در برابر فساد کمک کرد (Shu et al., 2020). در مطالعه‌ی تیمار آرژنین باعث حفظ اسیدیته و افزایش ماندگاری میوه کیوی شد که به بهبود طعم و کیفیت در طول دوره نگهداری کمک کرد (Khan, Al Azzawi, Ali, & Yun, 2023).

درصد پوسیدگی میوه

نتایج تجزیه واریانس داده‌های جدول ۱ نشان داد که اثر متقابل تیمار و زمان بر میزان پوسیدگی میوه چیکو در سطح احتمال یک درصد به طور معنی‌داری تأثیرگذار بود. تیمارها در طی زمان سبب کاهش پوسیدگی میوه چیکو شدند. در پایان زمان آزمایش بیشترین و کمترین افزایش به ترتیب در شاهد و تیمار ال-آرژنین و گلوکاتینون مشاهده شد (شکل ۴). در ۴۰ روز نگهداری میوه چیکو تیمارهای ال-آرژنین و گلوکاتینون سبب کاهش درصد پوسیدگی در میوه چیکو به ترتیب به میزان ۴۵/۸۱ و ۴۱/۴۳ درصد در مقایسه با شاهد شد (شکل ۴). کاهش درصد پوسیدگی میوه چیکو در اثر تیمارهای ال-آرژنین و گلوکاتینون به دلیل ویژگی‌های آنتی‌اکسیدانی قوی این ترکیبات است که از اکسیداسیون پلی‌فنل‌ها و در نتیجه درصد پوسیدگی جلوگیری می‌کنند. تیمار با گلوکاتینون در سبب و انگور باعث کاهش درصد پوسیدگی و حفظ رنگ طبیعی میوه شد که به دلیل مهار فعالیت آنزیم‌های اکسیداتیو بود (Shu et al., 2020). در تحقیقی دیگر استفاده از آرژنین در توت‌فرنگی منجر به کاهش درصد پوسیدگی شد و به حفظ رنگ و طراوت میوه در طول دوره نگهداری کمک کرد (Shu et al., 2020).

اسید آسکوربیک

بررسی داده‌های جدول ۲ نشان داد که اثر متقابل تیمار و زمان بر مقدار اسید آسکوربیک میوه چیکو در سطح احتمال یک درصد به طور معنی‌داری قابل توجه بود. تیمار گلوکاتینون در اکثر زمان‌های نگهداری باعث افزایش مقدار ویژگی اسید آسکوربیک شده است. در پایان زمان نگهداری (۴۰ روز) تیمار گلوکاتینون سبب افزایش میزان اسید آسکوربیک در میوه چیکو به مقدار ۵۶/۷۹ درصد نسبت به شاهد شد (شکل ۵).

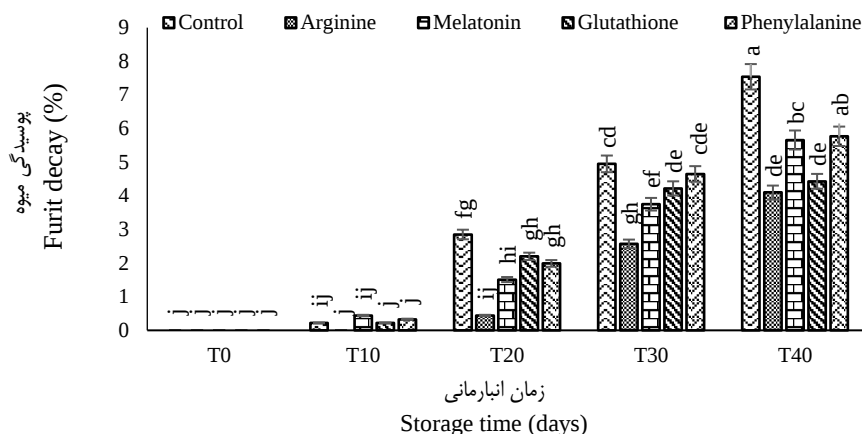


شکل ۳- مقایسه میانگین اثر متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوکاتینون و فنیل آلانین بر الف) مواد جامد محلول ب) اسید قابل تیتراسیون ج) مواد جامد محلول / اسید قابل تیتراسیون میوه چیکو در زمان نگهداری (۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز)

حروف مختلف نشان دهنده تفاوت معنی دار بین تیمارها براساس آزمون دانکن است ($p < 0.05$). نوار خط نشان دهنده خطای استاندارد است ($n = 3$).

Fig. 3. Comparison of the average interaction effect of L-arginine, melatonin, glutathione and phenylalanine treatments on the a) soluble solids b) titratable acidity c) soluble solids / titratable acidity of Sapodilla fruit during storage (0, 10, 20, 30 and 40 days)

Different letters indicate significant differences between treatments based on Duncan's range test ($p < 0.05$). Error bars indicate standard error ($n = 3$).



شکل ۴- مقایسه میانگین اثر متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوکاتینون و فنیل آلانین بر شاخص درصد پوسیدگی میوه چیکو در زمان نگهداری (۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز)

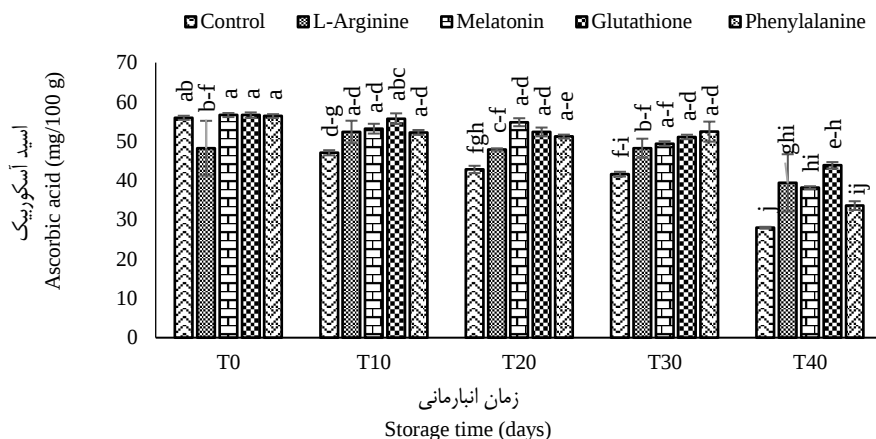
حروف مختلف نشان دهنده تفاوت معنی دار بین تیمارها براساس آزمون دانکن است ($p < 0.05$). نوار خط نشان دهنده خطای استاندارد است ($n = 3$).

Fig. 4. Comparison of the average interaction effect of L-arginine, melatonin, glutathione and phenylalanine treatments on fruit decay percentage of Sapodilla fruit during storage (0, 10, 20, 30 and 40 days)

Different letters indicate significant differences between treatments based on Duncan's range test ($p < 0.05$). Error bars indicate standard error ($n = 3$).

آسکوربیک در طول نگهداری شد و از تخریب آن جلوگیری کرد (Khan et al., 2023). همچنین در مطالعه‌ای دیگر روی پرتقال، تیمار گلوکاتینون از کاهش آسکوربیک در طول زمان جلوگیری کرد و به حفظ کیفیت تغذیه‌ای میوه کمک نمود (Maslahati Fard & Hassanpoor, 2023).

افزایش سطح اسید آسکوربیک (ویتامین C) در میوه چیکو در اثر تیمار گلوکاتینون احتمالاً به دلیل خاصیت آنتی اکسیدانی قوی گلوکاتینون و نقش آن در کاهش اکسیداسیون و حفظ ترکیبات آنتی اکسیدانی است. گلوکاتینون می‌تواند به عنوان یک عامل احیاکننده عمل کرده و از تجزیه اسید آسکوربیک به‌یژه در شرایط نگهداری طولانی مدت جلوگیری کند. در میوه کیوی استفاده از گلوکاتینون باعث حفظ سطح بالای اسید



شکل ۵- مقایسه میانگین اثر متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوکاتینون و فنیل آلانین بر میزان اسید اسکوربیک میوه چیکو در زمان نگهداری (۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز)

میانگین حروف مشابه اختلاف معنی داری در سطح احتمال پنج درصد ندارند. نوار خط نشان دهنده خطای استاندارد است.

Fig. 5. Comparison of the average interaction effect of L-arginine, melatonin, glutathione and phenylalanine treatments on ascorbic acid of Sapodilla fruit during storage (0, 10, 20, 30 and 40 days)

The mean of similar letters does not have a significant difference at the 5 % probability level. Error bar indicates standard error.

جدول ۲- تجزیه واریانس اثر ساده و متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوتاتینون و فنیل آلانین بر صفات اسید آسکوربیک، آنتی اکسیدان و کاتالاز میوه چیکو

Table 2- Analysis of variance of simple and interaction effects of arginine, melatonin, glutathione and phenylalanine treatments on ascorbic acid, antioxidant and catalase traits of chico fruit

منابع تغییر S.O.V	درجه آزادی Df	میانگین مربعات Mean squares		
		اسید آسکوربیک Ascorbic acid	آنتی اکسیدان Antioxidant	کاتالاز Catalase
تیمار Treatment	4	733.55**	873.13**	446.52**
زمان Time	4	176.21**	250.14**	29.94**
تیمار × زمان Treatment × Time	16	171.89**	225.22**	85.13**
خطای آزمایش Test error	50	24.08	8.13	1.21
ضریب تغییرات (درصد) C.V (%)	-	10.14	5.47	4.90

^{ns}, ** و * به ترتیب عدم معنی داری، معنی داری در سطح احتمال ۱ و ۵ درصد.

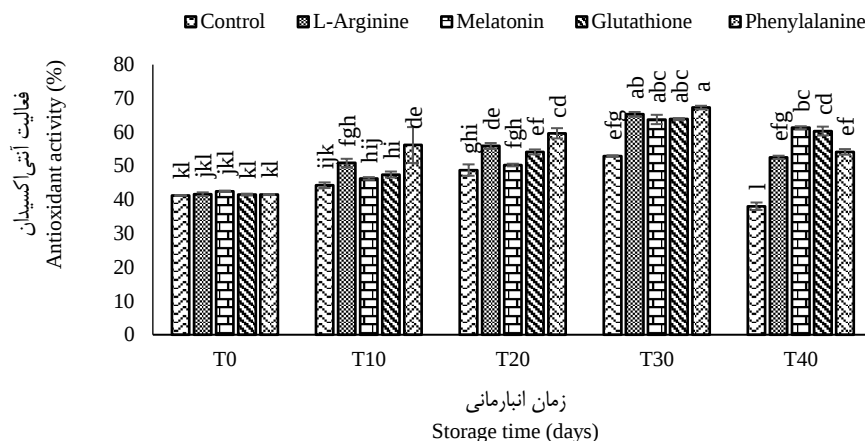
^{ns}, ** and *: non-significant, significant at $p \leq 0.01$ and $p \leq 0.05$, respectively

فعالیت آنزیم کاتالاز

براساس نتایج تجزیه واریانس اثر متقابل تیمار و زمان بر فعالیت آنزیم کاتالاز در سطح احتمال یک درصد معنی دار بود (جدول ۲). در ۴۰ روز نگهداری فعالیت آنزیم کاتالاز افزایش یافت (شکل ۷). بیشترین و کمترین فعالیت آنزیم کاتالاز به ترتیب به میزان ۳۳/۰۶ و ۲۵/۲۲ واحد/ میلی گرم وزن تازه مشاهده شد (شکل ۷). در پایان زمان نگهداری (روز ۴۰) تیمار آرژنین سبب افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز به میزان ۳۱/۰۸ درصد در مقایسه با شاهد شد (شکل ۷). افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز در میوه چیکو در طول دوره نگهداری به عنوان یک واکنش دفاعی در برابر تنش اکسیداتیو ناشی از رادیکال های آزاد و افزایش تولید هیدروژن پراکسید (H_2O_2) است. کاتالاز به عنوان یک آنزیم کلیدی در سیستم آنتی اکسیدانی گیاهان عمل کرده و وظیفه دارد هیدروژن پراکسید را به آب و اکسیژن تجزیه کند، که این امر به کاهش آسیب های اکسیداتیو کمک می کند (Ighodaro & Akinloye, 2018). تیمار آرژنین به طور خاص با افزایش سطح نیتریک اکسید در سلول ها، می تواند به تحریک بیان ژن های مرتبط با آنزیم های آنتی اکسیدانی مانند کاتالاز منجر شود (Liang et al., 2018). نیتریک اکسید به عنوان یک مولکول سیگنال دهنده در گیاهان شناخته می شود که می تواند فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدانی را افزایش دهد و مکانیسم های دفاعی گیاه را تقویت کند (Groß, Durner, & Gaupels, 2013). مشابه این نتایج، در پژوهشی آرژنین ۱ میلی مولار باعث افزایش فعالیت آنزیم کاتالاز در میوه توت فرنگی شد (Shu et al., 2020). همچنین افزایش میزان فعالیت آنزیم کاتالاز در خرمالو با کاربرد آل- آرژنین ۱ میلی مولار مشاهده شد (Khan et al., 2023).

فعالیت آنتی اکسیدانی کل

نتایج تجزیه و تحلیل واریانس جدول ۲ نشان داد که اثر متقابل تیمار و زمان بر فعالیت آنتی اکسیدانی میوه چیکو در سطح احتمال یک درصد معنی دار بود. در این مطالعه افزایش فعالیت آنتی اکسیدانی در میوه چیکو در طی زمان مشاهده شد (شکل ۶). تیمار فنیل آلانین در روز ۳۰ نگهداری به میزان ۶۷/۲۸ درصد و در روز ۴۰ آزمایش میزان آنتی اکسیدان ملاتونین ۶۱/۳۰ درصد مشاهده شد (شکل ۶). افزایش میزان فعالیت آنتی اکسیدانی در میوه چیکو به عنوان یک پاسخ دفاعی به تنش های محیطی و فیزیولوژیک در طول دوره نگهداری مشاهده می شود. تیمار فنیل آلانین با تحریک سنتز ترکیبات فیتوشیمیایی، مانند فنل ها و فلاونوئیدها می توانند به طور مستقیم و غیرمستقیم بر فعالیت آنتی اکسیدانی تأثیر بگذارد. این ترکیبات به عنوان عوامل آنتی اکسیدانی طبیعی عمل کرده و با کاهش تنش اکسیداتیو، به حفظ سلامت سلولی و کیفیت میوه کمک می کنند (Holghoomi et al., 2023). همچنین، ملاتونین به عنوان یک هورمون طبیعی با خواص آنتی اکسیدانی، می تواند فعالیت آنزیم های آنتی اکسیدانی مانند سوپراکسید دیسموتاز و کاتالاز را افزایش دهد و در نتیجه به کاهش آسیب های ناشی از رادیکال های آزاد کمک کند (Zarezadeh et al., 2022). این هورمون با تقویت مکانیسم های دفاعی گیاه، موجب افزایش توانایی میوه در مقابله با تنش های اکسیداتیو و در نهایت افزایش میزان فعالیت آنتی اکسیدانی در میوه چیکو می شود (Wang & Bi, 2021). کاربرد تیمار فنیل آلانین ۵ میلی مولار در مدت ۲۸ روز نگهداری میوه گوجه فرنگی سبب افزایش فعالیت آنتی اکسیدانی شد (Aghdam, Moradi, Razavi, & Rabiei, 2019).

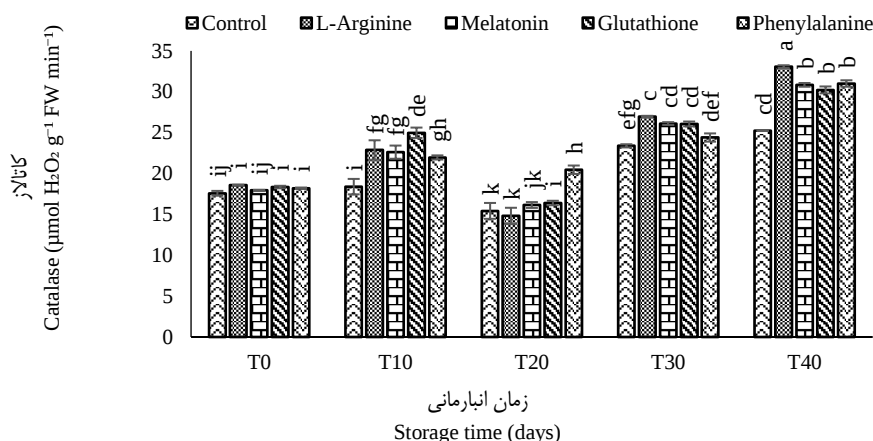


شکل ۶- مقایسه میانگین اثر متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوکاتینون و فنیل آلانین بر آنتی اکسیدان سفتی میوه چیکو در زمان نگهداری (۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز)

میانگین حروف مشابه اختلاف معنی داری در سطح احتمال پنج درصد ندارند. نوار خطا نشان دهنده خطای استاندارد است.

Fig. 6. Comparison of the average interaction effect of L-arginine, melatonin, glutathione, and phenylalanine treatments on antioxidant activity of Sapodilla fruit firmness during storage (0, 10, 20, 30, and 40 days)

The mean of similar letters does not have a significant difference at the 5 % probability level. Error bar indicates standard error.



شکل ۷- مقایسه میانگین اثر متقابل تیمارهای آرژنین، ملاتونین، گلوکاتینون و فنیل آلانین بر فعالیت آنزیم کاتالاز میوه چیکو در زمان نگهداری (۰، ۱۰، ۲۰، ۳۰ و ۴۰ روز)

میانگین حروف مشابه اختلاف معنی داری در سطح احتمال پنج درصد ندارند. نوار خطا نشان دهنده خطای استاندارد است.

Fig. 5. Comparison of the average interaction effect of L-arginine, melatonin, glutathione and phenylalanine treatments on catalase enzyme activity of sapodilla fruit during storage (0, 10, 20, 30 and 40 days)

The mean of similar letters does not have a significant difference at the 5% probability level. Error bar indicates standard error.

نتیجه گیری

تیمار فنیل آلانین با جلوگیری از کاهش وزن میوه و حفظ سفتی بافت نقش مهمی در نگهداری کیفیت میوه ایفا کرد. تیمار ال- آرژنین با افزایش اسیدیته قابل تیتراسیون و کاهش میزان TSS/TA، به بهبود ویژگی‌های طعمی و کیفیت میوه کمک کرد. تیمار ملاتونین نیز سفتی میوه را افزایش داد و اثرات مثبت دیگری را در طول دوره نگهداری نشان داد. در این مطالعه تیمار گلوکاتینون به عنوان بهترین گزینه برای حفظ ویژگی‌های تغذیه‌ای و کیفیت کلی میوه شناسایی شد، که می‌تواند به کاهش ضایعات و افزایش رضایت مصرف کنندگان کمک شایانی کند. با توجه به نتایج این پژوهش، پیشنهاد می‌شود در مطالعات آینده

نتایج این پژوهش نشان داد که استفاده از تیمارهای فنیل آلانین، آرژنین، ملاتونین و گلوکاتینون به طور مؤثری باعث بهبود و حفظ کیفیت میوه چیکو طی ۴۰ روز نگهداری در دمای سردخانه با دمای 1 ± 8 درجه سلسیوس شد. نتایج نشان داد که تمامی تیمارها به طور مؤثری بر حفظ کیفیت و افزایش عمر مفید میوه تأثیر دارند. اما تیمار گلوکاتینون به عنوان بهترین تیمار شناسایی شد. این تیمار به طور قابل توجهی موجب افزایش اسید اسکوربیک و همچنین بهبود سفتی میوه گردید.

تأثیر این ترکیبات بر سایر میوه‌های گرمسیری بررسی شود. همچنین، ارزیابی مکانیسم‌های مولکولی و بیوشیمیایی مرتبط با تأثیر این ترکیبات می‌تواند درک بهتری از فرآیندهای مرتبط با حفظ کیفیت پس از برداشت فراهم کند. استفاده از این تیمارها در مقیاس صنعتی و بررسی اثرات اقتصادی آن نیز می‌تواند به بهینه‌سازی فرایندهای نگهداری و کاهش ضایعات کمک کند.

میزان مشارکت

ابراهیمی میمند: تحقیق و بررسی، جمع‌آوری داده‌ها، آنالیز داده‌ها، آماده‌سازی پیش‌نویس؛ **جعفری:** مفهوم‌سازی، مدیریت داده‌ها، نظارت

و اعتبارسنجی، ویرایش مقاله، تأمین مالی؛ **میرزاعلیان دستجردی:** روش‌شناسی، مدیریت داده‌ها، نظارت و اعتبارسنجی، ویرایش مقاله، تأمین مالی؛ **رمضانیان:** نظارت و اعتبارسنجی، ویرایش مقاله.

منابع تأمین مالی

این کار توسط دانشگاه هرمزگان، پشتیبانی مالی شد.

References

1. Aghdam, M.S., Luo, Z., Jannatizadeh, A., Sheikh-Assadi, M., Sharaf, Y., Farmani, B., & Razavi, F. (2019). Employing exogenous melatonin applying confers chilling tolerance in tomato fruit by upregulating ZAT2/6/12 giving rise to promotin endogenous polyamines, proline, and nitric oxide accumulation by triggering arginine pathway activity. *Food Chemistry*, 275, 549–556. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2018.09.157>
2. Aghdam, M.S., Luo, Z., Li, L., Jannatizadeh, A., Fard, J.R., & Pirzad, F. (2020). Melatonin treatment maintains nutraceutical properties of pomegranate fruit during cold storage. *Food Chemistry*, 303, 125385. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2019.125385>
3. Aghdam, M.S., Moradi, M., Razavi, F., & Rabiei, V. (2019). Exogenous phenylalanine application promotes chilling tolerance in tomato fruits during cold storage by ensuring supply of NADPH for activation of ROS scavenging systems. *Scientia Horticulturae*, 246, 818–825. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2018.11.074>
4. Aguayo, E., Martínez-Sánchez, A., Fernández-Lobato, B., & Alacid, F. (2021). L-Citrulline: a non-essential amino acid with important roles in human health. *Applied Sciences*, 11(7), p.3293. <https://doi.org/10.3390/app11073293>
5. AOAC. (1990). Official Methods of Analysis, 16th ed. Association of Official Analytical Chemists, Washington, DC.
6. Asgarian, Z.S., Karimi, R., Ghabooli, M., & Maleki, M. (2022). Effect of phenylalanine treatment on chilling tolerance and biochemical attributes of grape during postharvest cold storage. *Journal of Berry Research*, 12(4), 513–529. <https://doi.org/10.3233/JBR-220037>
7. Babalar, M., Pirzad, F., Sarcheshmeh, M.A.A., Talaei, A., & Lessani, H. (2018). ArginiExogenous treatment attenuates chilling injury of pomegranate fruit during cold storage by enhancing antioxidant system activity. *Postharvest Biology Technology*, 137, 31–37. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2017.11.012>
8. Bal, E. (2021). Effect of melatonin treatments on biochemical quality and postharvest life of nectarines. *Journal of Food Measurement and Characterization*, 15(1), 288–295. <https://doi.org/10.1007/s11694-020-00636-5>
9. Beckles, D.M. (2012). Factors affecting the postharvest soluble solids and sugar content of tomato (*Solanum lycopersicum* L.) fruit. *Postharvest Biology and Technology*, 63(1), 129–140. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2011.05.016>
10. Bhutia, W., Pal, R., Sen, S., & Jha, S. (2011). Response of different maturity stages of sapota (*Manilkara achras* Mill.) cv. Kallipatti to in-package ethylene absorbent. *Journal of Food Science and Technology*, 48, 763–768. <https://doi.org/10.1007/s13197-011-0360-x>
11. Chen, S.Q., Jiang, W., & Sun, Z.D. (2022). Mechanism of fungal inhibition activity of N α -lauroyl-L-arginine ethyl ester (LAE) and potential in control of *Penicillium expansum* on postharvest citrus 'Benimadonna' (*Citrus reticulata* $\times$ *Citrus sinensis*). *Journal of Agriculture and Food Research*, 102, 4668–4676. <https://doi.org/10.1002/jsfa.11827>
12. Chowdhury, N.N., Islam, M.N., Jafrin, R., Rauf, A., Khalil, A.A., Emran, T.B., Aljohani, A.S., Alhumaydhi, F.A., Lorenzo, J.M., Shariati, M.A., & Simal-Gandara, J. (2023). Natural plant products as effective alternatives to synthetic chemicals for postharvest fruit storage management. *Critical Reviews in Food Science and Nutrition*, 63(30), 10332–10350. <https://doi.org/10.1080/10408398.2022.2079112>
13. da Silva Rios, D.A., Nakamoto, M.M., Braga, A.R.C., & da Silva, E.M.C. (2022). Food coating using vegetable sources: importance and industrial potential, gaps of knowledge, current application, and future trends. *Applied Food Research*, 2(1), 100073. <https://doi.org/10.1016/j.afres.2022.100073>
14. de la Rosa, L.A., Moreno-Escamilla, J.O., Rodrigo-García, J., & Alvarez-Parrilla, E. (2019). Phenolic compounds. In *Postharvest physiology and biochemistry of fruits and vegetables* (pp. 253–271): Elsevier. <https://doi.org/10.1016/B978-0-12-813278-4.00012-9>

15. Ding, R., Dai, X., Zhang, Z., Bi, Y., & Prusky, D. (2024). Composite coating of oleaster gum containing cuminal keeps postharvest quality of cherry tomatoes by reducing respiration and potentiating antioxidant system. *Foods*, 13(10), 1542. <https://doi.org/10.3390/foods13101542>
16. Famiani, F., Battistelli, A., Moscatello, S., Cruz-Castillo, J.G., & Walker, R.P. (2015). The organic acids that are accumulated in the flesh of fruits: occurrence, metabolism and factors affecting their contents-a review. *Revista Chapingo. Serie horticultura*, 21(2), 97-128. <https://doi.org/10.5154/r.chsh.2015.01.004>
17. Fawole, O.A., & Opara, U.L. (2013). Harvest discrimination of pomegranate fruit: Postharvest quality changes and relationships between instrumental and sensory attributes during shelf life. *Journal of Food Science*, 78(8), S1264-S1272. <https://doi.org/10.1111/1750-3841.12176>
18. Garde-Cerdán, T., Santamaría, P., Rubio-Bretón, P., González-Arenzana, L., López-Alfaro, I., & López, R. (2015). Foliar application of proline, phenylalanine, and urea to Tempranillo vines: Effect on grape volatile composition and comparison with the use of commercial nitrogen fertilizers. *LWT-Food Science and Technology*, 60(2), 684-689. <https://doi.org/10.1016/j.lwt.2014.10.028>
19. Ge, C., Luo, Y., Mo, F., Xiao, Y., Li, N., & Tang, H. (2019). Effects of glutathione on the ripening quality of strawberry fruits. *AIP Conf. Proc.*, 2079(1). <https://doi.org/10.1063/1.5092391>
20. Gonzalez-Aguilar, G.A., Zavaleta-Gatica, R., & Tiznado-Hernandez, M.E. (2007). Improving postharvest quality of mango 'Haden' by UV-C treatment. *Postharvest Biology and Technology*, 45(1), 108-116. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2007.01.012>
21. Groß, F., Durner, J., & Gaupels, F. (2013). Nitric oxide, antioxidants and prooxidants in plant defence responses. *Frontiers in Plant Science*, 4, 419. <https://doi.org/10.3389/fpls.2013.00419>
22. Hasan, M.U., Rehman, R.N.U., Malik, A.U., Haider, M.W., Ahmed, Z., Khan, A.S., & Anwar, R. (2019). Pre-storage application of L-arginine alleviates chilling injury and maintains postharvest quality of cucumber (*Cucumis sativus*). *Journal Horticulture Science Technology*, 2(4), 102-108. <https://doi.org/10.46653/jhst190204102>
23. Hasanuzzaman, M., Alam, M.M., Nahar, K., Ahamed, K.U., & Fujita, M. (2014). Exogenous salicylic acid alleviates salt stress-induced oxidative damage in *Brassica napus* by enhancing the antioxidant defense and glyoxalase systems. *Australian Journal of Crop Science*, 8(4), 631-639. <https://doi.org/10.3390%2Fantiox11102010>
24. Hasanuzzaman, M., Bhuyan, M.B., Anee, T.I., Parvin, K., Nahar, K., Mahmud, J.A., & Fujita, M. (2019). Regulation of ascorbate-glutathione pathway in mitigating oxidative damage in plants under abiotic stress. *Antioxidants*, 8(9), 384. <https://doi.org/10.3390%2Fantiox8090384>
25. Holghoomi, R., Hosseini Sarghein, S., Khara, J., Hosseini, B., Rahdar, A., & Kyzas, G.Z. (2023). Foliar application of Phenylalanine functionalized multi-walled carbon nanotube improved the content of volatile compounds of basil grown in greenhouse. *Environmental Science and Pollution Research*, 30(31), 77385-77407. <https://doi.org/10.1007/s11356-023-27748-x>
26. Hu, H., Luo, S., An, R., & Li, P. (2022). Endogenous melatonin delays sepal senescence and extends the storage life of broccoli florets by decreasing ethylene biosynthesis. *Postharvest Biology and Technology*, 188, 1.11894. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2022.111894>
27. Ighodaro, O., & Akinloye, O. (2018). First line defence antioxidants-superoxide dismutase (SOD), catalase (CAT) and glutathione peroxidase (GPX): Their fundamental role in the entire antioxidant defence grid. *Alexandria Journal of Medicine*, 54(4), 378-293. <https://doi.org/10.1016/j.ajme.2017.09.001>
28. Jannatizadeh, A., Aghdam, M.S., Farmani, B., Maggi, F., & Morshedloo, M.R. (2018). β -Aminobutyric acid treatment confers decay tolerance in strawberry fruit by warranting sufficient cellular energy providing. *Scientia Horticulturae*, 240, 249-257. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2018.06.048>
29. Jiang, Y., Sheng, Q., Wu, X.Y., Ye, B.C., & Zhang, B. (2021). L-arginine production in *Corynebacterium glutamicum*: manipulation and optimization of the metabolic process. *Critical Reviews in Biotechnology*, 41(2), 172-185. <https://doi.org/10.1080/07388551.2020.1844625>
30. Kader, A.A., & Yahia, E. (2011). Postharvest biology of tropical and subtropical fruits. In *Postharvest biology and technology of tropical and subtropical fruits* (pp. 79-111): Elsevier. <https://doi.org/10.1533/9780857093622.79>
31. Kaur, J., Singh, A., Singh, B., & Sharma, S. (2020). Sapota. Antioxidants in fruits: Properties and health benefits, 181-199. https://doi.org/10.1007/978-981-15-7285-2_10
32. Khan, M., Ali, S., Al Azzawi, T.N.I., & Yun, B.-W. (2023). Nitric oxide acts as a key signaling molecule in plant development under stressful conditions. *International Journal of Molecular Sciences*, 24(5), 4782. <https://doi.org/10.3390/ijms24054782>
33. Khan, M.A., Azam, M., Ahmad, S., & Atiq, M. (2023). Improvement of physicochemicals, antioxidant system and softening enzymes by postharvest L-arginine application leads to maintain persimmon fruit quality under low temperature storage. *Journal of Food Measurement and Characterization*, 17(3), 2964-2977. <https://doi.org/10.1007/s11694-023-01835-6>

34. Lafuente, M., Zacarias, L., Martínez-Téllez, M., Sanchez-Ballesta, M., & Dupille, E. (2001). Phenylalanine ammonia-lyase as related to ethylene in the development of chilling symptoms during cold storage of citrus fruits. *Journal of agricultural and food chemistry*, 49(12), 6020-6025. <https://doi.org/10.1021/jf010790b>
35. Li, T., Liu, Y.X., Qin, Q.X., Zhao, L., Wang, Y.T., Wu, X.M., & Liao, X.J. (2021). Development of electrospun films enriched with ethyl lauroyl arginate as novel antimicrobial food packaging materials for fresh strawberry preservation. *Food Control*, 130, 108371. <https://doi.org/10.1016/j.foodcont.2021.108371>
36. Liang, M., Wang, Z., Li, H., Cai, L., Pan, J., He, H., & Yang, L. (2018). l-Arginine induces antioxidant response to prevent oxidative stress via stimulation of glutathione synthesis and activation of Nrf2 pathway. *Food and Chemical Toxicology*, 115, 315-328. <https://doi.org/10.1016/j.fct.2018.03.029>
37. Liu, C., Zheng, H., Sheng, K., Liu, W., & Zheng, L. (2018). Effects of melatonin treatment on the postharvest quality of strawberry fruit. *Postharvest Biology and Technology*, 139, 47-55. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2018.01.016>
38. Liu, J., Li, F., Liang, L., Jiang, Y., & Chen, J. (2019). Fibroin delays chilling injury of postharvest banana fruit via enhanced antioxidant capability during cold storage. *Metabolites*, 9(7), 152. <https://doi.org/10.3390/metabo9070152>
39. Liu, J., Zhao, Y., Xu, H., Zhao, X., Tan, Y., Li, P., & Liu, D. (2021). Fruit softening correlates with enzymatic activities and compositional changes in fruit cell wall during growing in *Lycium barbarum* L. *International Journal of Food Science & Technology*, 56(6), 3044-3054. <https://doi.org/10.1111/ijfs.14948>
40. Liu, S., Huang, H., Huber, D. J., Pan, Y., Shi, X., & Zhang, Z. (2020). Delay of ripening and softening in 'Guifei' mango fruit by postharvest application of melatonin. *Postharvest Biology and Technology*, 163, 111136. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2020.111136>
41. Ma, Q., Davidson, P.M., & Zhong, Q. (2020). Properties and potential food applications of lauric arginate as a cationic antimicrobial. *International Journal of Food Microbiology*, 315, 108417. <https://doi.org/10.1016/j.ijfoodmicro.2019.108417>
42. Ma, Q., Lin, X., Wei, Q., Yang, X., Zhang, Y.N., & Chen, J. (2021). Melatonin treatment delays postharvest senescence and maintains the organoleptic quality of 'Newhall' navel orange (*Citrus sinensis* (L.) Osbeck) by inhibiting respiration and enhancing antioxidant capacity. *Scientia Horticulturae*, 286, 236. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2021.110236>
43. Madebo, M.P., Hu, S., Zheng, Y., & Jin, P. (2021). Mechanisms of chilling tolerance in melatonin treated postharvest fruits and vegetables: A review. *Journal of Future Foods*, 1(2), 156-167. <https://doi.org/10.1016/j.jfutfo.2022.01.005>
44. Maslahati Fard, S., & Hassanpoor, H. (2023). The effect of arginine on some biochemical attributes strawberry fruit (*Fragaria × ananassa* cv. Albion) under deficit fertigation. *Journal of Horticultural Science*, 37(1), 135-149. <https://doi.org/10.1007/s10341-022-00679-6>
45. Medina-Santamarina, J., Guillén, F., Valero, D., Castillo, S., & Serrano, M. (2023). Melatonin treatments reduce chilling injury and delay ripening, leading to maintenance of quality in Cherimoya fruit. *International Journal of Molecular Sciences*, 14;24(4), 3787. <https://doi.org/10.3390/ijms24043787>
46. Michailidis, M., Karagiannis, E., Tanou, G., Sarrou, E., Stavridou, E., Ganopoulos, I., & Molassiotis, A. (2019). An integrated metabolomic and gene expression analysis identifies heat and calcium metabolic networks underlying postharvest sweet cherry fruit senescence. *Planta*, 250, 2009-2022. <https://doi.org/10.1007/s00425-019-03272-6>
47. Miranda, S., Vilches, P., Suazo, M., Pavez, L., García, K., M'endez, M.A., & Pozo, T. (2020). Melatonin triggers metabolic and gene expression changes leading to improved quality traits of two sweet cherry cultivars during cold storage. *Food Chemistry*, 319, Article 126360. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2020.126360>
48. Nahar, K., Hasanuzzaman, M., Alam, M.M., & Fujita, M. (2015). Roles of exogenous glutathione in antioxidant defense system and methylglyoxal detoxification during salt stress in mung bean. *Biologia Plantarum*, 59(4), 745-756. <https://doi.org/10.1007/s10535-015-0542-x>
49. Najafi, R., Barzegar, T., Razavi, F., & Ghahremani, Z. (2021). Effect of postharvest treatments of phenylalanine and hydrogen sulfide on maintaining quality and enhancing shelf life of eggplant (*Solanum melongena* L.). *Journal of Horticultural Science*, 34(4), 705-717.
50. Oyom, W., Yu, L., Dai, X., Li, Y.-C., Zhang, Z., Bi, Y., & Tahergorabi, R. (2022). Starch-based composite coatings modulate cell wall modification and softening in Zaosu pears. *Progress in Organic Coatings*, 171, 107014. <https://doi.org/10.1016/j.porgcoat.2022.107014>
51. Patel, M.K., Fanyuk, M., Feynberg, O., Maurer, D., Sela, N., Ovadia, R., & Alkan, N. (2023). Phenylalanine induces mango fruit resistance against chilling injuries during storage at suboptimal temperature. *Food Chemistry*, 405, 134909. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2022.134909>
52. Padmaja, N., & John, D. (2014). Preservation of sapota (*Manilkara zapota*) by edible aloe vera gel coating to maintain its quality. *International Journal of Science and Research*, 3, 177-179. <https://doi.org/10.15373/22778179/august2014/51>

53. Pang, L., Wu, Y., Pan, Y., Ban, Z., Li, L., & Li, X. (2020). Insights into exogenous melatonin associated with phenylalanine metabolism in postharvest strawberry. *Postharvest Biology and Technology*, 168, 111244. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2020.111244>
54. Patel, M.K., Maurer, D., Feygenberg, O., Ovadia, A., Elad, Y., Oren-Shamir, M., & Alkan, N. (2020). Phenylalanine: A promising inducer of fruit resistance to postharvest pathogens. *Foods*, 9, 646. <https://doi.org/10.3390/foods9050646>
55. Pedrazini, M.C., Martinez, E.F., dos Santos, V.A.B., & Groppo, F.C. (2024). L-arginine: its role in human physiology, in some diseases and mainly in viral multiplication as a narrative literature review. *Future Journal of Pharmaceutical Sciences*, 10(1), 1-18. <https://doi.org/10.1186/s43094-024-00673-7>
56. Phalake, S., Tetali, S., & Raut, V. (2022). A blending of sapota and lime juice using different methods of extraction.
57. Portu, J., López, R., Santamaría, P., & Garde-Cerdán, T. (2017). Elicitation with methyl jasmonate supported by precursor feeding with phenylalanine: Effect on Garnacha grape phenolic content. *Food Chemistry*, 237, 416-422. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2017.05.126>
58. Rastegar, S., Khankahdani, H.H., & Rahimzadeh, M. (2020). Effects of melatonin treatment on the biochemical changes and antioxidant enzyme activity of mango fruit during storage. *Scientia Horticulturae*, 259, 108835. <https://doi.org/10.1016/j.scienta.2019.108835>
59. Reiter, R.J., Mayo, J.C., Tan, D.X., Sainz, R.M., Alatorre-Jimenez, M., & Qin, L. (2016). Melatonin as an antioxidant: under promises but over delivers. *Journal of Pineal Research*, 61(3), 253-278. <https://doi.org/10.1111/jpi.12360>
60. Sandate-Flores, L., Romero-Esquivel, E., Ontiveros, P.R., Celaya, M.F.M., Rodriguez-Rodriguez, J., Rostro-Alanis, M., & Iqbal, H.M. (2020). Physicochemical composition, antioxidant profile and anticancer potentialities of Chico (*Pachycereus weberi*) and Jiotilla (*Escontria chiotilla*) fruits extract. <https://doi.org/10.20944/preprints202001.0347.v1>
61. Sandate-Flores, L., Romero-Esquivel, E., Rodríguez-Rodríguez, J., Rostro-Alanis, M., Melchor-Martínez, E.M., Castillo-Zacarias, C., & Iqbal, H.M. (2020). Functional attributes and anticancer potentialities of chico (*Pachycereus weberi*) and jiotilla (*Escontria chiotilla*) fruits extract. *Plants*, 9(11), 1623. <https://doi.org/10.3390/plants9111623>
62. Sharma, S., Pareek, S., Sagar, N.A., Valero, D., & Serrano, M. (2017). Modulatory effects of exogenously applied polyamines on postharvest physiology, antioxidant system and shelf life of fruits: a review. *International Journal of Molecular Sciences*, 18(8), 1789. <https://doi.org/10.3390/ijms18081789>
63. Shu, P., Min, D., Ai, W., Li, J., Zhou, J., Li, Z., & Jiang, Y. (2020). L-Arginine treatment attenuates postharvest decay and maintains quality of strawberry fruit by promoting nitric oxide synthase pathway. *Postharvest Biology and Technology*, 168, 111253. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2020.111253>
64. Singh, A.K. (2023). *Horticultural practices and post-harvest technology*. Academic Guru Publishing House.
65. Song, L., Wang, J., Shafi, M., Liu, Y., Wang, J., Wu, J., & Wu, A. (2016). Hypobaric treatment effects on chilling injury, mitochondrial dysfunction, and the ascorbate-glutathione (AsA-GSH) cycle in postharvest peach fruit. *Journal of Agricultural and Food Chemistry*, 64(22), 4665-4674. <https://doi.org/10.1021/acs.jafc.6b00623>
66. Sun, Q., Zhang, N., Wang, J., Zhang, H., Li, D., Shi, J., & Ren, S. (2015). Melatonin promotes ripening and improves quality of tomato fruit during postharvest life. *Journal of Experimental Botany*, 66(3), 657-668. <https://doi.org/10.1093/jxb/eru332>
67. Sun, Z.D., Hao, J.S., Yang, H.Q., & Chen, H.Y. (2018). Effect of chitosan coatings enriched with lauroyl arginate ethyl and montmorillonite on microbial growth and quality maintenance of minimally processed table grapes (*Vitis vinifera* L. Kyoho) during cold storage. *Food and Bioprocess Technology*, 11, 1853-1862. <https://link.springer.com/article/10.1007/s11947-018-2146-x>
68. Tian, S., & Xu, H. (2023). Mechanical-based and optical-based methods for nondestructive evaluation of fruit firmness. *Food Reviews International*, 39(7), 4009-4039. <https://doi.org/10.1080/87559129.2021.2015376>
69. Vetrekar, N., Gad, R., Fernandes, I., Parab, J., Desai, A., Pawar, J., & Umapathy, S. (2015). Non-invasive hyperspectral imaging approach for fruit quality control application and classification: case study of apple, chikoo, guava fruits. *Journal of Food Science and Technology*, 52, 6978-6989. <https://doi.org/10.1007/s13197-015-1838-8>
70. Wang, B., & Bi, Y. (2021). The role of signal production and transduction in induced resistance of harvested fruits and vegetables. *Food Quality and Safety*, 5, fyab011. <https://doi.org/10.1093/fqsafe/fyab011>
71. Wang, J., Wang, Y., Li, Y., Yang, L., Sun, B., Zhang, Y., & Yan, X. (2023). L-Arginine treatment maintains postharvest quality in blueberry fruit by enhancing antioxidant capacity during storage. *Journal of Food Science*, 88(9), 3666-3680. <https://doi.org/10.1111/1750-3841.16710>
72. Wang, L., Chen, S., Shao, J., Zhang, C., Mei, L., Wang, K., & Zheng, Y. (2022). Hydrogen sulfide alleviates chilling injury in peach fruit by maintaining cell structure integrity via regulating endogenous H₂S, antioxidant and cell wall metabolisms. *Food Chemistry*, 391, 133283. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2022.133283>

73. Wang, M., Li, C., Liu, J., Zhang, S., Guo, Y., Jin, Y., & Ge, Y. (2023). Phenylalanine maintains the postharvest quality of 'Jinfeng' pear fruit by modulating the tricarboxylic acid cycle and chlorophyll catabolism. *Postharvest Biology and Technology*, 204, 112479. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2023.112479>
74. Yahia, E., & Gutierrez-Orozco, F. (2011). Sapodilla (*Manilkara achras* (Mill) Fosb., syn *Achras sapota* L.). In *Postharvest biology and technology of tropical and subtropical fruits* (pp. 351-363e): Elsevier. <https://doi.org/10.1533/9780857092618.351>
75. Yao, M., Ge, W., Zhou, Q., Zhou, X., Luo, M., Zhao, Y., Wei, B., & Ji, S. (2021). Exogenous glutathione alleviates chilling injury in postharvest bell pepper by modulating the ascorbate-glutathione (AsA-GSH) cycle. *Food Chemistry*, 352, 129458. <https://doi.org/10.1016/j.foodchem.2021.129458>
76. Zarezadeh, M., Barzegari, M., Aghapour, B., Adeli, S., Khademi, F., Musazadeh, V., & Chehregosha, F. (2022). Melatonin effectiveness in amelioration of oxidative stress and strengthening of antioxidant defense system: Findings from a systematic review and dose-response meta-analysis of controlled clinical trials. *Clinical Nutrition ESPEN*, 48, 109-120. <https://doi.org/10.1016/j.clnesp.2022.01.038>
77. Xu, P., Huber, D. J., Gong, D., Yun, Z., Pan, Y., Jiang, Y., & Zhang, Z. (2023). Amelioration of chilling injury in 'Guifei' mango fruit by melatonin is associated with regulation of lipid metabolic enzymes and remodeling of lipidome. *Postharvest Biology and Technology*, 198, 112233. <https://doi.org/10.1016/j.postharvbio.2022.112233>
78. Zhang, N., Sun, Q., Zhang, H., Cao, Y., Weeda, S., Ren, S., & Guo, Y.-D. (2015). Roles of melatonin in abiotic stress resistance in plants. *Journal of Experimental Botany*, 66(3), 647-656. <https://doi.org/10.1093/jxb/eru336>
79. Zhou, Y., Liu, J., Zhuo, Q., Zhang, K., Yan, J., Tang, B., & Liu, K. (2023). Exogenous glutathione maintains the postharvest quality of mango fruit by modulating the ascorbate-glutathione cycle. *Peer Journal*, 11, e15902. <https://doi.org/10.7717/peerj.15902>
80. Zhou, Y., Huang, X., Li, R., Lin, H., Huang, Y., Zhang, T., Mo., Y & Liu, K. (2022). Transcriptome and biochemical analyses of glutathione-dependent regulation of tomato fruit ripening. *Journal of Plant Interactions*, 17(1), 537-547. <https://doi.org/10.1080/17429145.2022.2069296>