

# The effect of edible coatings on the quality and storage life of Cherry cv. Lambert

Ali akbar Shokouhian<sup>1</sup>, Shahriyar Einizadeh<sup>2</sup> and Mehrdad Dashti<sup>3</sup>

## Introduction

Cherry, with the scientific name *Prunus avium* L, is one of the most important stone fruit trees in temperate regions, belonging to the Rosaceae family and the Prunoideae subfamily. Edible coatings are thin layers of materials that are used on the surface of the product and are an alternative to protective wax coatings. Chitosan is a coating that has a polysaccharide structure and is composed of glucosamine and N-acetylglucosamine units and is obtained from the shell of crustaceans such as crabs and shrimps. Clear, odorless, non-sticky gel with high and firm absorption power is extracted from the inner parts of aloe vera plant leaves. Between this gel and the outer skin of the leaf, there are special cells that contain a yellow liquid and when this liquid dries, aloe vera juice is produced. This gel is completely healthy and compatible with the environment, and its pH is about 4.5, which can replace various fruit coatings in the post-harvest stage. The purpose of this research was to investigate the combined effect of aloe vera gel and chitosan in maintaining the quality characteristics post harvesting and increasing the shelf life of Lombard cherry fruit.

## Materials and Methods

Lambert black cherry fruit was obtained from the garden complex of Moghan Agriculture and Animal Husbandry Company located in Pars Abad city of Ardabil province. They were immediately transferred to the Postharvest Physiology Laboratory, Department of Horticultural Sciences, Faculty of Agriculture and Natural Resources, Mohaghegh Ardabili University, for the desired treatments. This study aimed to extend the shelf life of cherry fruit with two edible chitosan coatings (0, 0.5, 1, 1.5% w/w) and Aloe Vera gel (0, 15%, 30%, 45% w/w) was performed as factorial in a completely randomized design in three replications. The measured parameters were soluble solids, vitamin C, total acidity, anthocyanin, starch, weight loss and firmness of fruit tissue that were evaluated at harvest time and 45 days after harvest.

## Results and Discussion

The results of analysis variance showed that the effect of time had significant on cherry fruit flavor ( $P < 0.01$ ). The use of Aloe Vera gel had a significant effect ( $P < 0.01$ ) on soluble solids, starch, firmness, fruit flavor and also weight loss ( $P < 0.05$ ). The effect of chitosan treatment also were significant on total soluble solids, starch, firmness, and fruit flavor ( $P < 0.01$ ). Moreover, Interaction effect of Aloe Vera gel and chitosan treatments on total soluble solids, starch, firmness, and fruit flavor were significant ( $P < 0.01$ ) during at storage time. The compare means showed that the ratio of soluble sugars to total acid was increased. The highest soluble solids and their ratio to total acid were obtained as a result of the using of 45% Aloe Vera gel with 0.5% chitosan coating. Combining of

Aloe Vera gel with 30% and 45% concentrations with chitosan at 1% and 1.5% were able to maintain better firmness of fruit tissue compared to other treatments during storage time. The highest residual starch in the fruit was obtained in using Aloe Vera gel treatments at concentrations of 15%, 40% and 45% with 1% chitosan during storage. Also, the use of Aloe Vera gel (all three levels) was exceeded compared to control on fruit weight loss. By reducing the activity of ethylene, chitosan causes a delay in ripening and aging and as a result reduces the firmness of the fruit. Aloe vera gel reduces the activity of pectin methylesterase, poly-galactronase and beta-galactosidase. These enzymes destroy the cell wall and soften the fruit.

### **Conclusions**

The interest in using edible coatings to maintain the optimum quality of fruits during the marketing and storage process has increased. Edible coatings can act as a barrier, thereby reducing quality loss, inhibiting gas exchange, controlling respiration rates, and preventing the growth of microorganisms that cause fruit decay. The results clearly indicated the preservation of the quality of cherry fruit with the use of edible coatings compared to the control. The use of the treatment combination of chitosan at a concentration of 1.5% with aloe vera at a concentration of 45% has had a positive and significant effect to maintain the quality of cherry fruit after harvesting. Therefore, the use of this treatment combination is recommended to increase the storage life and maintain the quality of Lambert cherry fruit during the storage period.

**Keywords:** Aloe Vera, chitosan, firmness, storage period, weight loss

## بررسی اثر پوشش‌های خوراکی بر کیفیت و عمر انبارمانی گیلاس رقم لامبرت

علی اکبر شکوهیان<sup>۱\*</sup>، شهریار عینی‌زاده<sup>۲</sup>، مهرداد دشتی<sup>۳</sup>

۱- دانشیار گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران  
\*نویسنده مسئول: پست الکترونیک: [shokouhiana@yahoo.com](mailto:shokouhiana@yahoo.com)

۲- دانشجوی دکتری، گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران  
تلفن: پست الکترونیک: [sh.einizadeh@gmail.com](mailto:sh.einizadeh@gmail.com)

۳- دانشجوی کارشناسی ارشد، گروه علوم باغبانی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی، دانشگاه محقق اردبیلی، اردبیل، ایران

### چکیده

این بررسی با هدف افزایش عمر انبارمانی میوه گیلاس با استفاده از پوشش خوراکی کیتوزان (در چهار سطح صفر، ۰/۵، ۱، ۱/۵ درصد) و ژل آلوهورا (در چهار سطح صفر، ۱۵، ۳۰، ۴۵ درصد) به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی در سه تکرار اجرا شد. صفات اندازه-گیری شده شامل مواد جامد محلول، ویتامین C، اسیدیته کل، آنتوسیانین، نشاسته، درصد کاهش وزن و سفتی بافت میوه بودند که در زمان برداشت و ۴۵ روز بعد از برداشت مورد ارزیابی قرار گرفتند. نتایج تجزیه واریانس داده‌ها نشان داد که اثر زمان بر طعم میوه گیلاس اثر معنی‌داری داشت. کاربرد ژل آلوهورا بر صفات مواد جامد محلول، نشاسته، سفتی بافت، طعم میوه و کاهش وزن میوه و تیمارهای کاربرد کیتوزان نیز بر مواد جامد محلول، نشاسته، سفتی بافت و طعم میوه اثر معنی‌داری داشتند. همچنین اثر متقابل کاربرد توام ژل آلوهورا با کیتوزان بر میزان مواد جامد محلول، نشاسته، سفتی بافت و طعم میوه در طی دوره انبارمانی از نظر آماری معنی‌دار بودند. مقایسه میانگین‌ها نشان دادند که در طی دوره انبارمانی نسبت قندهای محلول به اسید کل افزایش یافت. بیشترین میزان مواد جامد قابل حل و نسبت آنها به اسید کل در نتیجه کاربرد ۴۵ درصد ژل آلوهورا همراه با ۰/۵ درصد پوشش کیتوزان حاصل شد. ترکیب آلوهورا با غلظت‌های ۳۰ و ۴۵ درصد همراه با کیتوزان ۱ و ۱/۵ درصد توانستند سفتی بافت میوه را در طی فرآیند انبارمانی نسبت به سایر تیمارها بهتر حفظ نمایند. بیشترین نشاسته مانده در میوه در طول دوره نگهداری، از کاربرد تیمارهای آلوهورا در غلظت‌های ۱۵، ۳۰، ۴۵ درصد همراه با کیتوزان ۱ درصد حاصل شد. کاربرد هر سه سطح ژل آلوهورا بر میزان کاهش وزن میوه نسبت به شاهد برتری داشتند. با توجه به نتایج آزمایش جهت حفظ کیفیت میوه گیلاس در طول انبارمانی استفاده از ترکیب تیماری ۱/۵ درصد کیتوزان و ۴۵ درصد آلوهورا بعنوان پوشش خوراکی توصیه می‌شود.

**کلید واژگان:** آلوهورا، انبارمانی، سفتی، کاهش وزن، کیتوزان.

گیلاس با نام علمی *Prunus avium* L. از درختان هسته‌دار مهم مناطق معتدله است که متعلق به خانواده Rosaceae و زیر خانواده Prunoideae می‌باشد (Najafzadeh, 2013).

پوشش‌های خوراکی، لایه‌های نازک از مواد هستند که در سطح محصول به کار برده می‌شوند و جایگزینی برای پوشش‌های محافظ واکسی می‌باشند (McHugh and Senesi, 2000). پوشش‌های خوراکی، کیفیت، سلامت و ثبات خواص فیزیکی محصولات را با ایجاد یک مانع نیمه تراوا به بخار آب، اکسیژن و دی‌اکسیدکربن، بین محصول و اتمسفر اطراف آن‌ها، باعث افزایش ماندگاری می‌شوند (Lin and Zhao, 2007). این پوشش‌ها ممکن است از پلی‌ساکاریدها، پروتئین‌ها، لیپیدها و یا ترکیبی از آن‌ها باشند (Li and Barth, 1998).

کیتوزان<sup>۱</sup> پوششی است که ساختمان چند قندی دارد و از واحدهای گلوکزآمین<sup>۲</sup> و ان-استیل گلوکزآمین<sup>۳</sup> (با اتصالات بتا ۱ و ۴) تشکیل شده است و از پوسته سخت‌پوستانی مانند خرچنگ و میگو به دست می‌آید (Bautista-Baños et al., 2006; Coma et al., 2002) کیتوزان، ماده‌ای غیر سمی، زیست تجزیه پذیر و زیست سازگار است (Ardakani et al., 2010).

از قسمت‌های داخلی برگ گیاه آلوئه‌ورا ژل شفاف، بی‌بو، بدون چسبندگی و دارای قدرت جذب بالا و سفت استخراج می‌شود. بین این ژل و پوست برگ آلوئه‌ورا سلول‌های ویژه‌ای وجود دارد که حاوی مایع زرد رنگ بوده و با خشک شدن این مایع، شیرهی آلوئه‌ورا تولید می‌شود. این ژل کاملاً سالم و سازگار با محیط بوده و pH آن حدوداً ۴/۵ است که می‌تواند جایگزین پوشش‌های مختلف میوه در مرحله‌ی بعد از برداشت شود.

میزان تنفس گیلاس در طول نگهداری با بکارگیری پوشش کیتوزان کاهش نشان داده و در نتیجه میزان کل مواد جامد محلول و اسیدیته قابل تیترا بالاتر باقی مانده و کاهش وزن در میوه‌های پوشش‌دار شده با کیتوزان و ناتامیسین - کیتوزان کاهش نشان می‌دهد (Zhang et al., 2022). براساس گزارش دیگری نسبت به میوه‌های شاهد کم‌ترین کاهش وزن در گیلاس پوشش داده‌شده با کیتوزان در دمای ۲۰ درجه سانتی‌گراد بود (Tokatli and Demirdoven, 2020). چین و همکاران (۲۰۰۷) گزارش دادند که غلظت‌های مختلف کیتوزان باعث تأخیر در کاهش وزن، افزایش میزان اسیدهای آلی و ویتامین C در طی دوره پس از برداشت میوه انبه شد (Chien et al., 2007). جیانگ و همکاران (۲۰۰۱) نشان دادند که میوه‌های *Dimocarpus longan* (لانگون فروت) تیمار شده با کیتوزان در مقایسه با شاهد آب کمتری از دست داده و تیمارهای کیتوزان باعث حفظ بهتر کیفیت میوه‌ها نسبت به تیمار شاهد شده‌اند (Jiang et al., 2001). استفاده از ژل طبیعی آلوئه‌ورا بعنوان پوشش خوراکی در میوه اثرات قابل توجه و مثبتی در کاهش زوال و افزایش امتیاز ویژگی‌های حسی داشته است (Monajem et al., 2022). سوگوار و همکاران (۲۰۱۶) گزارش دادند ترکیب آلوئه‌ورا به عنوان پوشش جهت حفظ

1. Chitosan

2. Glucosamine

3. N-acetyl-D-glucosamine

کیفیت بعد از برداشت در میوه توت‌فرنگی باعث حفظ کیفیت از نظر ویژگی‌هایی مثل سفتی میوه، مواد جامد محلول، اسید قابل تیتراسیون، ویتامین C، آنتوسیانین و آنتی‌اکسیدانی کل و کاهش پوسیدگی و رشد کپک‌ها شده است (Sogvar et al., 2016).

براساس گزارش هانگ و همکاران (۲۰۱۲) تیمار کیتوزان به طور قابل توجهی موجب از دست دادن آب، ایجاد تغییرات کیفی در رنگ، کاهش اسیدیته قابل تیتراسیون و محتوای ویتامین C در میوه گواوا شد. علاوه بر این موجب تأخیر در کاهش سطوح پلی فنل کل، آنتوسیانین و محتوای فلاونوئیدی شد (Hong et al., 2012). پوشش کیتوزان، منجر به تأخیر فعالیت برخی آنزیم‌های آنتی‌اکسیدانی، قهوه‌ای شدن گوشت و آسیب‌غشایی شد. کاهش معنی‌دار در پوسیدگی‌های انباری میوه‌های سیب، کیوی، هلو و دیگر میوه‌ها در اثر کاربرد کیتوزان به ثبت رسیده است (Bautista-Baños et al., 2006). از فیلم‌های خوراکی بر پایه مواد سلولزی برای پوشش‌دهی محصولات نظیر هلو، شلیل، زردآلو، فلفل سبز، آووکادو، پرتقال، گریپ‌فروت، توت‌فرنگی، گوجه‌فرنگی و لوبیای سبز استفاده شده است (Zapata et al., 2008; Rong-Derakhshan et al., 2019; Yu and Yao-Wen 2003). هدف از این تحقیق بررسی تأثیر پوشش ترکیبی ژل آلوه‌ورا و کیتوزان در حفظ خصوصیات کیفی پس از برداشت و افزایش عمر انبار مانی میوه گیلاس رقم لامبرت بوده است.

## ۲- مواد و روش‌ها

میوه‌های گیلاس رقم سیاه لامبرت از مجتمع باغات شرکت کشت و صنعت و دامپروری مغان واقع در شهرستان پارس آباد استان اردبیل تهیه و بلافاصله جهت تیمارهای مورد نظر به آزمایشگاه فیزیولوژی پس از برداشت دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه محقق اردبیلی منتقل شدند. این بررسی به صورت فاکتوریل در قالب طرح کاملاً تصادفی با دو پوشش خوراکی کیتوزان در چهار سطح (صفر، ۰/۵، ۱، ۱/۵ درصد) و ژل آلوه‌ورا نیز در چهار سطح (صفر، ۱۵، ۳۰، ۴۵ درصد) در سه تکرار اجرا شد. در ضمن هر تیمار متشکل از ۱۰۰ گرم گیلاس بود. ژل آلوه‌ورا از بافت پاراننشیمی برگ به دست آمد. بترتیب پی‌اچ، درجه بریکس و اسیدیدیتته ژل تقریباً برابر با ۵/۶، ۱/۴ و ۰/۰۵ اسید سیتریک در ۱۰۰ گرم بود. ژل خام با کاهش پی‌اچ به ۳/۷۵ با استفاده از اسید فسفریک تثبیت شد، در دمای ۸۰ درجه سانتی‌گراد به مدت ۱۰ ثانیه حرارت داده شده و سپس در دمای ۵ درجه سانتی‌گراد خنک شد (Navaro et al., 2011).

به‌منظور اعمال تیمارها بعد از غربالگری (از نظر سلامت و اندازه میوه‌ها)، میوه‌ها را ابتدا تحت غلظت‌های مختلف کیتوزان به مدت دو دقیقه در دمای ۲۰ درجه سلسیوس غوطه‌ور کرده و بعد از خشک شدن سطوح میوه‌ها در دمای محیط تیمارهای ژل آلوه‌ورا مدت دو دقیقه در دمای ۲۰ درجه سلسیوس اعمال شدند. پس از اعمال تیمارها میوه‌ها به مدت ۲۰

دقیقه در هوای آزاد اتاق خشک شده در ظروف پلاستیکی و در دمای صفر درجه سلسیوس و رطوبت (۹۰ تا ۹۵ درصد) در سردخانه نگهداری شدند.

اندازه‌گیری صفات در دو زمان هنگام انبار و ۴۵ روز پس از آن انجام شد. در این بررسی صفات ویتامین C به روش رانگانا (۱۹۸۶) انجام شد (Ranganna, 1986) بدین صورت که ۱۰ گرم از میوه با مخلوط کن برقی با چند میلی‌لیتر اسید متافسفریک بطور کامل مخلوط شده و سپس با متافسفریک اسید به حجم ۱۰۰ میلی‌لیتر رسانده شد. در نهایت پس از عبور از کاغذ صافی ۱۰ میلی‌لیتر از محلول با معرف رنگی ۶,۲ دی کلروفنول ایندوفنل تا ظهور رنگ ارغوانی و پایداری آن بمدت ۱۰ الی ۵ ثانیه تیترا گردید و بر اساس فرمول زیر میزان آسکوربیک اسید (ویتامین ث) در ۱۰۰ گرم میوه تعیین شد (مستوفی و همکاران، ۱۳۸۴).

وزن نمونه / (۱۰۰ × درجه رقت × اکی‌والان رنگ × حجم رنگ مصرفی) = میزان اسید آسکوربیک در ۱۰۰ گرم میوه

برای اندازه‌گیری مواد جامد محلول از دستگاه رفرکتومتر مدل OE-ATC France استفاده شد (Mostofi and Najafi, 2005). اسیدپته کل به روش تیتراسیون با محلول NaOH ۰/۱ نرمال تا pH=۸/۲ بر حسب اسید سیتریک در ۱۰۰ گرم میوه محاسبه شد. برای این منظور پنج میلی‌لیتر آب میوه با ۹۵ میلی‌لیتر آب مقطر مخلوط و سپس تیترا گردید (Mostofi and Najafi, 2005). اندازه‌گیری آنتوسیانین به روش متانول اسیدی انجام گرفت بدین نحو که یک میلی‌لیتر کلریدریک اسید را با ۹۹ میلی‌لیتر متانول مخلوط کرده ۱۰ میلی‌لیتر محلول بدست آمده را با ۰/۱ گرم بافت میوه را در هاون ساییده و سپس عصاره حاصل را به مدت ۲۴ ساعت در محل تاریکی با دمای ۴ درجه سانتی‌گراد قرار داده و سپس عصاره را بمدت ۱۰ دقیقه در ۴۰۰۰ دور در دقیقه سانتریفیوژ کرده و محلول رویی را با اسپکتروفتومتر در طول موج ۵۵۰ نانومتر قرائت گردید (Wagner, 1979). برای اندازه‌گیری نشاسته از روش یدید پتاسیم استفاده گردید (Jalili Marandi, 2004). برای اندازه‌گیری وزن، ۶ عدد میوه از هر تکرار توسط ترازوی دیجیتالی مدل BK1200i, Japan اندازه‌گیری شد (Fisk et al., 2008). اندازه‌گیری سفتی بافت میوه‌ها نیز با دستگاه پنترومتر مدل FR-5105 انجام شد. برای ارزیابی کیفیت (بازارپسندی) مزه‌ی و عطر میوه‌ها، از تعداد ۱۰ نفر ارزیاب حسی (داده‌های هر تکرار در تیمار میانگین نمره ۱۰ نفر ارزیاب است). استفاده شد، ارزیاب‌ها، کیفیت میوه‌های موجود را به صورت ثابت، در روزهای نمونه‌برداری، براساس مقیاس هدونیک ۱۰ نقطه‌ای - ارزیابی نمودند (مارتز-رومرو و همکاران، ۲۰۰۷).

تجزیه واریانس داده‌ها با نرم‌افزار MSTATC و مقایسه میانگین با استفاده از آزمون LSD در سطح احتمال ۵ درصد انجام شد.

### ۳- نتایج و بحث

نتایج تجزیه واریانس داده‌ها (جدول ۱) نشان داد که زمان نمونه برداری اثر معنی‌داری بر طعم میوه گیلاس داشت. کاربرد ژل آلوتهورا بر صفات مواد جامد محلول، نشاسته، سفتی بافت، طعم میوه و کاهش وزن میوه اثر معنی‌داری داشت. کاربرد کیتوزان نیز بر مواد جامد

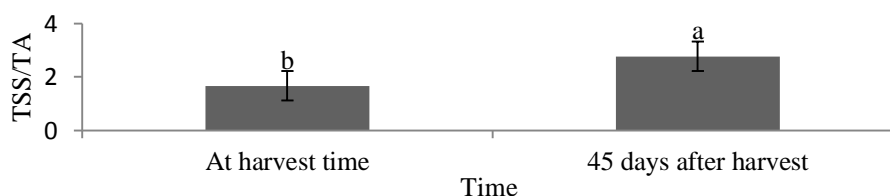
محلول، نشاسته، سفتی بافت و طعم میوه داشت. براساس نتایج این بررسی اثر متقابل کاربرد توام ژل آلوئه‌ورا با کیتوزان اثر معنی‌داری بر میزان مواد جامد محلول، نشاسته، سفتی بافت و طعم میوه در طی دوره انبارمانی داشت (جدول ۱). در این بررسی اثر زمان بر طعم میوه گیلاس معنی‌دار بود، مقایسه میانگین‌ها نشان داد که در ۴۵ روز بعد از انبارمانی نسبت قندهای محلول به اسید کل افزایش یافت (شکل ۱). براساس نتایج حاصل میزان مواد جامد محلول تحت تاثیر اثرات متقابل غلظت‌های از کیتوزان و ژل آلوئه‌ورا قرار داشت. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که بیشترین میزان مواد جامد قابل حل (۱۶/۳۵ درجه بریکس) در نتیجه کاربرد ۴۵ درصد ژل آلوئه‌ورا همراه با ۰/۵ درصد پوشش کیتوزان حاصل شد که البته این نتیجه با تیمارهای ۱۵ و ۳۰ درصد آلوئه‌ورا همراه با کاربرد ۰/۵ درصد کیتوزان و تیمارهای ۴۵ و ۳۰ درصد آلوئه‌ورا با کاربرد ۱/۵ درصد از کیتوزان از نظر آماری اختلاف معنی‌داری نداشتند. همچنین در طول انبارمانی، کمترین میزان مواد جامد محلول (۱۲/۴۵ درجه بریکس) در تیمار شاهد مشاهده شد (شکل ۲).

جدول ۱- تجزیه واریانس اثر ژل آلوئه‌ورا و کیتوزان روی انبارمانی گیلاس رقم لامبرت

Table 1 Variation analysis of the effect of aloe vera gel and chitosan on cherry fruit cv. Lambert storage

منابع تغییرات Source of variation	Df	میانگین مربعات Mean of squares								
		مواد جامد محلول TSS	اسید قابل تیتراسیون TA	ویتامین C Vitamine C	آنتوسیانین Anthocyanin	نسبت مواد جامد محلول به اسید TSS/TA	سفتی Firmness	کاهش آب Water loss	نشاسته Starch	بازرسانی Marketing
زمان Time (t)	1	0.77 <sup>ns</sup>	0.0003 <sup>ns</sup>	0.053 <sup>ns</sup>	17.5 <sup>ns</sup>	26.3 <sup>**</sup>	0.034 <sup>ns</sup>	0.135 <sup>ns</sup>	3.75 <sup>ns</sup>	0.13 <sup>ns</sup>
آلوئه‌ورا Aloe vera (a)	3	23 <sup>**</sup>	0.002 <sup>ns</sup>	0.05 <sup>ns</sup>	20.9 <sup>ns</sup>	0.12 <sup>ns</sup>	125.8 <sup>**</sup>	1.871 <sup>*</sup>	37.27 <sup>**</sup>	3.385 <sup>ns</sup>
کیتوزان Chitosan (b)	3	11.5 <sup>**</sup>	0.0034 <sup>ns</sup>	0.29 <sup>ns</sup>	60 <sup>ns</sup>	0.68 <sup>*</sup>	36.3 <sup>**</sup>	0.939 <sup>ns</sup>	25.56 <sup>**</sup>	0.673 <sup>ns</sup>
a*t	3	1.424 <sup>ns</sup>	0.0001 <sup>ns</sup>	0.006 <sup>ns</sup>	3.78 <sup>ns</sup>	0.77 <sup>ns</sup>	0.018 <sup>ns</sup>	0.298 <sup>ns</sup>	1.58 <sup>ns</sup>	0.51 <sup>ns</sup>
b*t	3	2.39 <sup>ns</sup>	0.0001 <sup>ns</sup>	0.0042 <sup>ns</sup>	2.79 <sup>ns</sup>	0.066 <sup>ns</sup>	0.008 <sup>ns</sup>	0.728 <sup>ns</sup>	7.37 <sup>ns</sup>	0.86 <sup>ns</sup>
b*a	9	5.36 <sup>**</sup>	0.0004 <sup>ns</sup>	0.0143 <sup>ns</sup>	8.13 <sup>ns</sup>	0.315 <sup>**</sup>	56.6 <sup>**</sup>	0.634 <sup>ns</sup>	17 <sup>**</sup>	0.006 <sup>ns</sup>
a*b*t	9	0.431 <sup>ns</sup>	0.0003 <sup>ns</sup>	0.004 <sup>ns</sup>	2.174 <sup>ns</sup>	1.15 <sup>ns</sup>	0.011 <sup>ns</sup>	0.81 <sup>ns</sup>	1.15 <sup>ns</sup>	0.037 <sup>ns</sup>
Error	64	1.5	0.003	0.194	926.9	0.25	0.136	0.538	5.4	1.5
cv %		2.35	2.3	1.2	4.32	2.84	0.83	3.39	4	6.5

غیر معنی‌دار: ns، معنی‌دار در سطح احتمال پنج درصد: \* و معنی‌دار در سطح احتمال یک درصد: \*\*  
ns- not significant, \*P≤0.05, \*\*P≤0.01



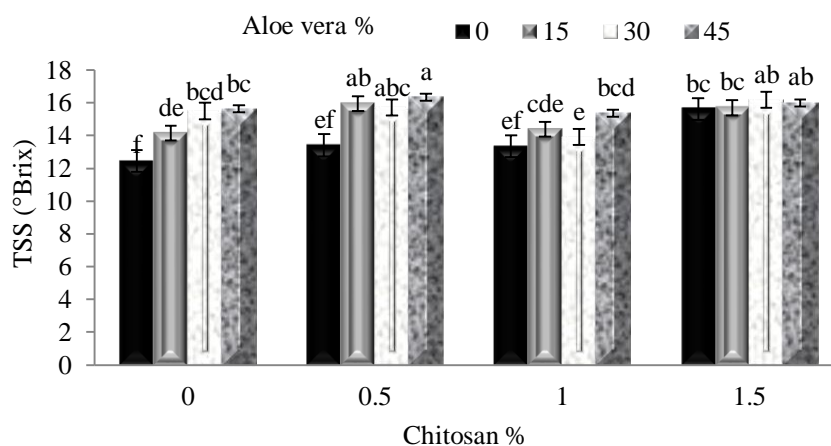
شکل ۱- اثر زمان روی نسبت مواد جامد محلول به اسید قابل تیتراسیون (طعم) میوه گیلاس رقم لامبرت

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال پنج درصد غیر معنی‌دار هستند

Fig 1 The effect of time on the ratio of total soluble solids to titratable acidity of cherry fruit cv. Lambert

means with same letters in each column have not difference based on LSD test (P≤0.05).

طعم میوه نیز تحت تاثیر اثر متقابل پوشش‌های مورد استفاده قرار گرفت. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که بهترین طعم با نسبت ۲/۵ از ترکیب تیماری ژل آلوه‌ورا ۴۵ درصد همراه با کیتوزان ۰/۵ و ۱ درصد حاصل شد. در این صفت کم‌ترین کیفیت (شاخص طعم میوه=۲) در تیمارهای شاهد و اثر متقابل کاربرد ۴۵ درصد ژل آلوه‌ورا همراه با ۱/۵ درصد کیتوزان و همچنین اثر متقابل کاربرد ۱۵ درصد ژل آلوه‌ورا بدون کیتوزان به دست آمد (شکل ۳). تصور می‌شود که دلیل این افزایش آهسته‌تر اسیدیته قابل تیتراسیون در میوه‌های پوشش داده شده با کیتوزان و آلوه‌ورا می‌تواند به دلیل کاهش استفاده از اسید آلی در تنفس از طریق پوشش‌ها باشد که به عنوان یک مانع عمل می‌کند (Nabifarkhani et al., 2015). نتایج این پژوهش با گزارش توکاتلی و دمیردوون (۲۰۲۰) مطابقت دارد (Tokatli and Demirdoven, 2020) و اما در مقابل نیز گزارش کردند که اسیدیته قابل تیتراسیون گیلاس‌های پوشش داده شده با پوشش‌های خوراکی مختلف همیشه بیشتر از شاهد بوده است (Aday and Caner, 2010). افزایش نسبت مواد جامد محلول به اسید قابل تیتراسیون با افزایش زمان نگهداری میوه‌ها از عواملی مثل تجزیه اسیدهای آلی به قند و نیز تبدیل شدن آنزیم‌های پلی‌ساکاریدی نامحلول به محلول، ناشی می‌شود (Cardenas –Perez et al., 2017). پوشش خوراکی طبیعی آلوه‌ورا توانایی ایجاد یک مانع مضاعف بر فرآیندهای متابولیکی محصول را دارد و بدلیل محدود ساختن تبادلات گازی مابین میوه و محیط موجب حفظ ویژگی‌های کیفی و حسی محصول می‌شود (Monajem et al., 2022).



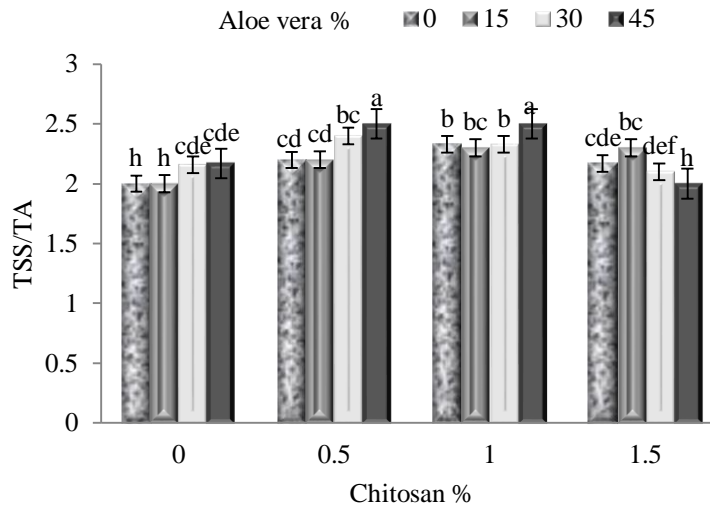
شکل ۲- اثر متقابل کیتوزان و آلوه‌ورا روی مواد جامد محلول میوه گیلاس رقم لامبرت

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال پنج درصد غیر معنی دار هستند

Fig 2. The interaction of Chitosan and Aloe Vera gel on the TSS of cherry fruit cv. Lambert

means with same letters in each column have not difference based on LSD test ( $P \leq 0.05$ ).





شکل ۳- اثر متقابل کیتوزان و آلوئه‌ورا روی نسبت مواد جامد محلول به اسید قابل تیتراسیون میوه گیلاس رقم لامبرت

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال پنج درصد غیر معنی دار هستند

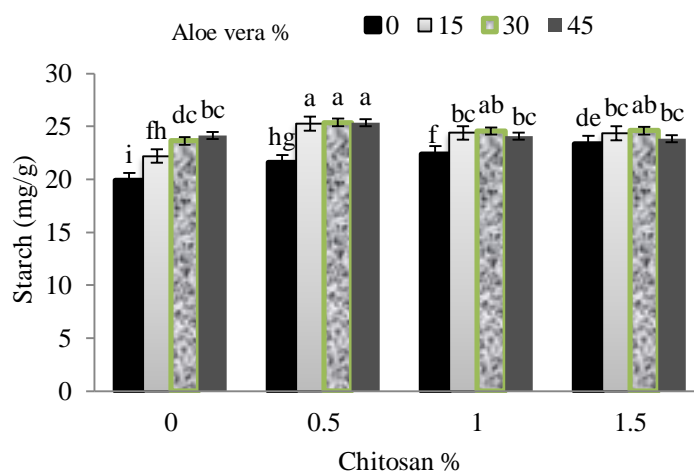
**Fig 3** The interaction of Chitosan and Aloe Vera gel on the TSS/TA of cherry fruit cv. Lambert

means with same letters in each column have not difference based on LSD test ( $P \leq 0.05$ ).

بر اساس نتایج حاصل، اثر متقابل تیمارها بر میزان نشاسته موجود در میوه گیلاس در طی فرآیند انبارمانی از نظر آماری دارای اثر معنی‌داری بودند. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که بیشترین نشاسته (۲۵/۳۸) مانده در میوه بعد از ۴۵ روز نگهداری، از کاربرد تیمارهای آلوئه‌ورا در غلظت‌های ۳۰، ۱۵ و ۴۵ درصد همراه با کیتوزان ۱ درصد حاصل شد و کمترین مقدار نیز در تیمار شاهد بود (شکل ۴). ژل آلوئه‌ورا سبب حفظ محتوای مواد جامد محلول و اسیدهای آلی میوه توت فرنگی شد (Farajpur, 2021; and Sheikhlooui, 2021). هر عامل محدود کننده تنفس و تولید اتیلن می‌تواند به واسطه کاهش مصرف قندها از کاهش مواد جامد قابل حل جلوگیری کند. پوشش‌های خوراکی با کاهش تبادل گازها از اتلاف آب جلوگیری کرده و باعث تثبیت اجزای دیواره سلولی مانند پلی‌پورونیدها و همی سلولوزها و نیز کاهش تنفس و حفظ میزان مواد جامد محلول می‌شوند. پوشش کیتوزان به دلیل ایجاد یک لایه نیمه تراوا در اطراف میوه، همچنین ایجاد یک اتمسفر تغییر یافته داخلی موجب کاهش تنفس و تولید اتیلن و جلوگیری از اثر اتیلن شده، در نتیجه باعث حفظ مواد جامد قابل حل و افزایش عمر محصول می‌شود (Bautista-Baños et al., 2006; Jiang et al., 2005). همچنین کیتوزان با ایجاد یک حصار فیزیکی در مقابل تلفات رطوبتی از دهیدراسیون و چروکیدگی میوه‌ها جلوگیری کرده و با کاهش تنفس باعث کاهش مصرف مواد ذخیره‌ای در سلول‌ها شده است (Herinandez-Muñoz et al., 2006). بر اساس گزارش مانوج (Manoj, ۲۰۱۶)، لفلل تیمار شده با محلول کیتوزان ۱ درصد، کمترین مواد جامد محلول و بالاترین اسید را در پایان دوره نگهداری داشت. پوشش کیتوزان باعث حفظ وزن، عطر، طعم، مواد جامد محلول (TSS)، اسیدیته قابل تیتراسیون (TA) در طول انبارداری میوه انبه شده است (Manoj et al., 2016). بر اساس گزارش حسن پور (Hassanpour, 2015) روی تمشک و فرج پور و شیخاوی روی توت فرنگی

(FarajpurandSheikhloui.,2021) میوه‌های تمشک و توت فرنگی که با ژل آلوه‌ورا پوشش داده شده بودند از کیفیت پس از برداشت بهتری نسبت به شاهد برخوردار بودند. تیمار هلو و آلو با ژل آلوه‌ورا در پس از برداشت باعث شد در هر دو میوه به طور قابل توجهی تولید اتیلن به تأخیر افتاده و تغییر در صفاتی مثل کیفیت، تغییر رنگ، کاهش اسیدیته، افزایش در شاخص طعم میوه (کل مواد جامد محلول / کل نسبت اسیدیته) در میوه پوشش داده شده به تأخیر افتاد ( Hassanpour, 2015). براساس گزارش درخشان و همکاران (۱۳۹۸) ترکیب تیماری ژل آلوه‌ورا ۴۵ درصد با پوتریسین ۲ درصد باعث حفظ درصد بیشتری از مواد جامد محلول در هلو در طول دوره انبارمانی شده بود (Derakhshan *et al.*, 2019). این گزارش‌ها با

نتایج حاضر در یک راستا می‌باشند.



شکل ۴- اثر متقابل کیتوزان و آلوه‌ورا روی نشاسته میوه گیلاس رقم لامبرت

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال پنج درصد غیر معنی دار هستند

**Fig 4** The interaction of Chitosan and Aloe Vera gel on the starch of cherry fruit cv. Lambert

means with same letters in each column have not difference based on LSD test ( $P \leq 0.05$ ).

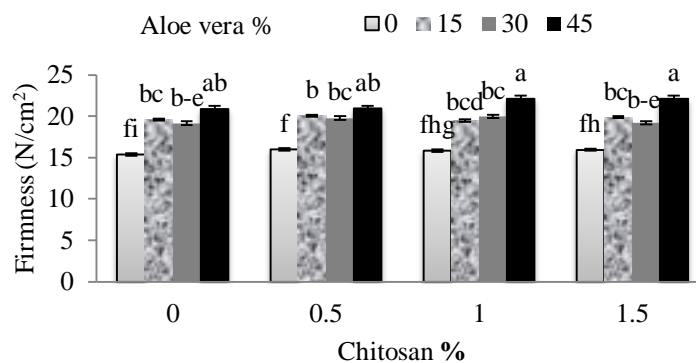
سفتی میوه نیز تحت تاثیر اثرات متقابل تیمارها بود. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که میوه‌های گیلاس تحت تاثیر آلوه‌ورا با غلظت‌های ۳۰ و ۴۵ درصد همراه با کیتوزان ۱ و ۱/۵ درصد توانستند سفتی بافت خود را در طی فرآیند انبارمانی نسبت به سایر تیمارها بهتر حفظ نمایند. در این صفت تیمار شاهد کم‌ترین سفتی را بعد از ۴۵ روز دوره انبارمانی داشت (شکل ۵). کاهش تولید اتیلن در میوهی تحت پوشش ژل آلوه‌ورا، در نتیجه تغییر اتمسفر درونی است که شامل افزایش  $CO_2$  و کاهش  $O_2$  است. ژل آلوه‌ورا سبب کاهش فعالیت پکتین متیل استراز<sup>۴</sup>، پلی‌گالاکتورناز<sup>۵</sup> و بتاگالاکتوزیداز<sup>۶</sup> می‌شود. این آنزیم‌ها سبب از بین رفتن دیواره‌ی سلولی گردیده و موجب نرم شدن میوه می‌شوند (Bourtoom, 2008).

4. Pectin methylesterase

5. Polygalacturonase

6.  $\beta$ -galactosidase

دانگ و همکاران (۲۰۰۴) گزارش کردند که تیمارهای کیتوزان باعث افزایش ماندگاری و افزایش عمر پس از برداشت میوه‌های لیچی بدون پوست شده است و تأثیر کیتوزان ۲ درصد در مقایسه با کیتوزان ۱ و ۳ درصد بیشتر بوده است (Dong *et al.*, 2004). هانگ و همکاران (۲۰۱۲) نیز گزارش کردند که کیتوزان با کاهش فعالیت اتیلن، باعث تأخیر در رسیدن و پیری و در نتیجه کاهش سفتی میوه گواوا شده است (Hong *et al.*, 2012). این گزارش‌ها نتایج تحقیق حاضر را تأیید می‌کنند.



شکل ۵- اثر متقابل کیتوزان و آلوه‌ورا روی سفتی میوه گیلاس رقم لامبرت

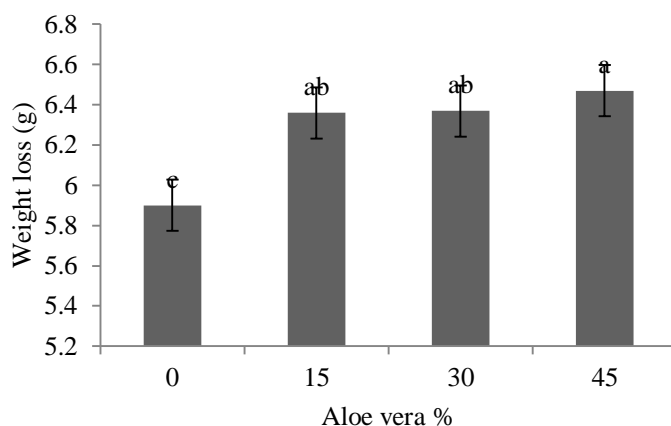
میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال پنج درصد غیر معنی دار هستند

Fig 5. The interaction of Chitosan and Aloe Vera gel on the firmness of cherry fruit cv. Lambert

means with same letters in each column have not difference based on LSD test ( $P \leq 0.05$ ).

براساس نتایج، وزن میوه در ۴۵ روز دوره انبارمانی تحت تأثیر تیمارهای ژل آلوه‌ورا قرار گرفت. مقایسه میانگین‌ها نشان داد که کمترین میزان از دست دهی وزن میوه با کاربرد ژل آلوه‌ورا به دست آمد و سطوح مختلف ژل آلوه‌ورا اختلاف معنی داری بر این صفت نداشتند، درحالی‌که بیشترین کاهش وزن میوه در تیمار شاهد مشاهده شد (شکل ۶). این ژل با ایجاد لایه‌ی حفاظتی روی محصول، محافظت سلول‌های زیر لایه‌ای، کاهش اتلاف آب میوه، کاهش سرعت عبور گازها از پوست از طریق ایجاد پوشش روی عدسک‌ها و روزنه‌ها و در نتیجه تغییر اتمسفر اطراف محصول می‌شود. در واقع استفاده از ژل آلوه‌ورا بعنوان پوشش طبیعی برای میوه ایجاد یک مانع فیزیکی نیمه تراوا در مقابل تبادلات اکسیژن، دی اکسید کربن و رطوبت می‌کند که منجر به کاهش از دست‌دهی آب محصول می‌شود (Monajem *et al.*, 2022). بال (۲۰۱۳) گزارش داد که پوشش خوراکی کیتوزان در کاهش از دست‌دهی وزن میوه و تنفس و به تأخیر انداختن فساد میوه آلو نقش داشته است (Bal, 2013). پوشش ژل آلوه‌ورا قادر به بهبود برخی خصوصیات (جلوگیری از افت رطوبت و حفظ سفتی بافت) توت شده است (Farajpur and Sheikhlouei, 2021). هرناندز مانوز و همکاران (۲۰۰۶) کاربرد پوشش‌های خوراکی بر کاهش تنفس، تأخیر در پیری، کاهش وزن در انگور (Shokouhian *et al.*, 2021) و توت فرنگی (Herinandez- Muñoz *et al.*, 2006) گزارش شده است. ژل آلوه‌ورا کیفیت میوه‌های برداشت شده را حفظ و عمر قفسه‌ای آن‌ها را افزایش

می‌دهد و سبب حفظ محتوای مواد جامد محلول، اسیدهای آلی میوه شده و از کاهش وزن محصول جلوگیری می‌کند (Bourtoom, 2008). این گزارشات با نتایج این تحقیق همخوانی دارند.



شکل ۶- اثر آلوئه‌ورا روی کاهش وزن میوه گیلاس رقم لامبرت

میانگین‌های دارای حروف مشترک در هر ستون بر اساس آزمون LSD در سطح احتمال پنج درصد غیر معنی دار هستند

Fig 6 The effect of Aloe Vera gel on weight of cherry fruit cv. Lambert  
means with same letters in each column have not difference based on LSD test ( $P \leq 0.05$ ).

#### ۴- نتیجه گیری

در سال‌های اخیر، مشتریان توجه زیادی به سمت مواد سازگار با محیط زیست داشته‌اند بنابراین، علاقه‌مندی به استفاده از پوشش‌های خوراکی برای حفظ وضعیت بهینه کیفیت میوه‌ها در طول فرآیند بازاریابی و انبارمانی افزایش یافته است. پوشش‌های خوراکی می‌توانند به‌عنوان یک مانع عمل کنند و در نتیجه کاهش افت کیفیت، مهار تبادل گاز، کنترل نرخ تنفس و جلوگیری از رشد میکروارگانیسم‌هایی که باعث پوسیدگی میوه می‌شوند را کاهش دهند. نتایج بخوبی نشانگر حفظ کیفیت میوه گیلاس با کاربرد پوشش‌های خوراکی در مقایسه با شاهد بود. استفاده از ترکیب تیماری کیتوزان به غلظت ۱/۵ درصد همراه با آلوئه‌ورا به غلظت ۴۵ درصد برای حفظ کیفیت پس از برداشت میوه گیلاس اثر مثبت و قابل توجهی داشته است. لذا استفاده از این ترکیب تیماری برای افزایش عمر انباری و حفظ کیفیت میوه گیلاس رقم لامبرت در طول دوره انبارداری توصیه می‌گردد.

#### ۵- منابع

1. Aday, M.S., Caner, C., 2010. Understanding the effects of various edible coatings on the storability of fresh cherry. Packag. Technol. Sci. 23, 441–456.

2. Ardakani, M.H., Moghadam, M., Saeednia, S., & Pakdin-Parizi, Z. (2010). Epoxidation of alkenes with NaIO<sub>4</sub> catalyzed by an efficient and reusable natural polymer supported ruthenium (III) salophen catalyst. *Journal of the Iranian Chemical Society*, 1-6.
3. Bal, E. (2013). Postharvest application of chitosan and low temperature storage affect respiration rate and quality of plum fruits. *Journal of Agricultural Science and Technology*, 15(6), 1219-1230.
4. Bautista-Baños, S., Hernandez-Lauzardo, A.N., Velazquez-Del Valle, M.G., Hernández-López, M., Barka, E.A., Bosquez-Molina, E., & Wilson, C.L. (2006). Chitosan as a potential natural compound to control pre and postharvest diseases of horticultural commodities. *Crop Protection*, 25(2), 108-118.
5. Bourtoom, T. (2008). Edible films and coatings: characteristics and properties. *International Food Research Journal*, 15(3).
6. Cardenas -Perez, S., Chanona -Perez, J., Mendez -Mendez, J.V., Calderon -Dominguez, G., Lopez -Santiago, R., Perea -Flores, M.J.andArzate -Vazquez, I. 2017. Evaluation of the ripening stages of apple (Golden Delicious) by meansof computer vision system. *Biosystems Engineering*. 159 46 -58
7. Chien, P.J., Sheu, F., & Yang, F.H. (2007). Effects of edible chitosan coating on quality and shelf life of sliced mango fruit. *Journal of Food Engineering*, 78(1), 225-229.
8. Coma, V., Martial-Gros, A., Garreau, S., Copinet, A., Salin, F., & Deschamps, A. (2002). Edible antimicrobial films based on chitosan matrix. *Journal of food science*, 67(3), 1162-1169.
9. Derakhshan, N., Shokouhian, A. A., & Fathi achachelooee, B. (2019). Effect of Putrescine and Aloe Vera gel on biochemical indices of peach fruit var. red top during storage life. *Iranian Food Science and Technology Research Journal*, 15(1), 159-170. <https://doi.org/10.22067/ifstrj.v0i0.72680>
10. Dong, H., Cheng, L., Tan, J., Zheng, K., & Jiang, Y. (2004). Effects of chitosan coating on quality and shelf life of peeled litchi fruit. *Journal of Food Engineering*, 64(3), 355-358.
11. Farajpour, P., Sheikhoie, H.(2021). Study on edible coating effect, based on Aloe Vera gel and thymol on the postharvest quality and storage life of strawberry. *Iranian Journal of Food Science and Technology*, 112, 18,P: 81-95.
12. Fisk, C. L., Silver, A. M., Strik, B. C., & Zhao, Y. (2008). Postharvest quality of hardy kiwifruit (*Actinidia arguta* ‘Ananasnaya’) associated with packaging and storage conditions. *Postharvest Biology and Technology*, 47(3), 338-345.
13. Hassanpour, H. (2015). Effect of Aloe vera gel coating on antioxidant capacity, antioxidant enzyme activities and decay in raspberry fruit. *LWT-Food Science and Technology*, 60(1), 495-501.

14. Hernández-Muñoz, P., Almenar, E., Ocio, M.J. & Gavara, R. (2006). Effect of calcium dips and chitosan coatings on postharvest life of strawberries (*Fragaria x ananassa*). *Postharvest Biology and Technology*, 39(3), 247-253.
15. Hong, K., J. Xie, L. Zhang, D. Sun & D. Gong. (2012). Effects of chitosan coating on postharvest life and quality of guava (*Psidium guajava* L.) fruit during cold storage. *Scientia Horticulturae* 144: 172–178.
16. Jalili Marandi, R. (2004). *Post-Harvest Physiology*. Jihad-Daneshgahi Pub. Urmia, pp, 624.
17. Jiang, Y., & Li, Y. (2001). Effects of chitosan coating on postharvest life and quality of longan fruit. *Food Chemistry*, 73(2), 139-143.
18. Jiang, Y., Li, J., & Jiang, W. (2005). Effects of chitosan coating on shelf life of cold-stored litchi fruit at ambient temperature. *LWT-food Science and Technology*, 38(7), 757-761.
19. Li, P., & Barth, M.M. (1998). Impact of edible coatings on nutritional and physiological changes in lightly-processed carrots. *Postharvest Biology and technology*, 14(1), 51-60.
20. Lin, D. & Zhao, Y. (2007). Innovations in the development and application of edible coatings for fresh and minimally processed fruits and vegetables. *Comprehensive Reviews in Food Science and Food Safety*, 6(3), pp.60-75.
21. Manoj, H. G., Sreenivas, K. N., Shankarappa, T. H., & Krishna, H. C. (2016). Studies on Chitosan and Aloe vera Gel Coatings on Biochemical Parameters and Microbial Population of Bell Pepper (*Capsicum annum* L.) Under Ambient Condition. *Int. J. Curr. Microbiol. App. Sci*, 5(1), 399-405.
22. Martinez-Romero, D., Guillén, F., Valverde, J.M., Bailén, G., Zapata, P., Serrano, M., Castillo, S., Valero, D. 2007. Influence of "carvacrol" on survival of "Botrytis cinerea" Inoculated in table grapes. *International Journal of Food Microbiology*. 115(2): 144-148
23. McHugh, T.H., & Senesi, E. (2000). Apple wraps: A novel method to improve the quality and extend the shelf life of fresh-cut apples. *Journal of Food Science*, 65(3), 480-485.
24. Monajem, S., Ganjloo, A. and Bimakr, M., 2022. Evaluation and Kinetics Modelling of Some Postharvest Characteristics Changes of Cherry Tomato Coated with Fresh Aloe vera Gel during Storage at Different Temperatures. *Journal of food science and technology (Iran)*, 18(119), pp.17-33
25. Mostofi, Y., & Najafi, F. (2005). *Laboratory analytical methods of Horticultural Sciences*, Institute of Tehran University Publications and Printing, 136.

26. Nabifarkhani, N., Sharifani, M., Daraei Garmakhany, A., Ganji Moghadam, E. and Shakeri, A. (2015), Effect of nano-composite and Thyme oil (*Tymus Vulgaris* L) coating on fruit quality of sweet cherry (Takdaneh Cv) during storage period. Food Sci Nutr, 3: 349-354. <https://doi.org/10.1002/fsn3.226>
27. Najafzadeh, R. (2013). Organic culture of cherries. Sarva Publishing Press, pp. 158.
28. Navarro, D., Díaz-Mula, H., Guillén, F., Zapata, P., Castillo, S., Serrano, M., Martínez-Romero, D. 2011. Reduction of nectarine decay caused by *Rhizopus stolonifer*, *Botrytis cinerea* and *Penicillium digitatum* with Aloe vera gel alone or with the addition of thymol. International Journal of Food Microbiology , 151, 241–246.
29. Ranganna, S. (1986). Handbook of analysis and quality control for fruit and vegetable products. Tata McGraw-Hill Education.
30. Rong-yu, Z. & Yao-wen, H. (2003). Influence of hydroxypropyl methylcellulose edible coating on fresh-keeping and storability of tomato. Journal of Zhejiang University Science, 4(1), pp.109-113.
31. Shokouhian A.A., Letafatt F., Fathi-Achachlouei B., Asghari A., Olfatti R.(2021). Investigation the Effect of Corn Zein and Wheat Gluten on Quality Characteristics and Storage Life of Grape cv. rasmi Meshkin. Journal of Horticultural Science. 34.4, P: 693-703.
32. Sogvar, O. B., Saba, M. K., & Emamifar, A. (2016). Aloe Vera and ascorbic acid coatings maintain postharvest quality and reduce microbial load of strawberry fruit. Postharvest Biology and Technology, 114, 29-35.
33. Tokatli, K. and Demirdöven, A., 2020. Effects of chitosan edible film coatings on the physicochemical and microbiological qualities of sweet cherry (*Prunus avium* L.). Scientia Horticulturae, 259, p.108656.
34. Wagner, G.J. (1979). Content and vacuole/extravacuole distribution of neutral sugars, free amino acids, and anthocyanin in protoplasts. Plant Physiology, 64(1), 88-93.
35. Zapata, P.J., Guillén, F., Martínez-Romero, D., Castillo, S., Valero, D., & Serrano, M. (2008). Use of alginate or zein as edible coatings to delay postharvest ripening process and to maintain tomato (*Solanum lycopersicon* Mill) quality. Journal of the Science of Food and Agriculture, 88(7), pp.1287-1293.
36. Zhang, C., Gong, H. and Liu, Y., 2022. Effects of postharvest coating using chitosan combined with natamycin on physicochemical and microbial properties of sweet cherry during cold storage. International Journal of Biological Macromolecules, 214, pp.1-9.

نسخه پیش انتشار