

بررسی بقایای حشرهکش ایمیداکلوبپرید در دوره کارنس ۲۱ روزه و کاهش آن با روش‌های مختلف در خیار گلخانه‌ای

نسرين حسن زاده^{۱*}- نادر بهرامی فر^۲- عباس اسماعیلی ساری^۳

تاریخ دریافت: ۸۸/۶/۴

تاریخ پذیرش: ۸۹/۱۰/۲۸

چکیده

با توجه به استفاده فراوان از حشرهکش ایمیداکلوبپرید در کشت خیار گلخانه‌ای، این تحقیق به بررسی تغییرات باقیمانده این حشرهکش در یک دوره کارنس ۲۱ روزه پس از سمپاشی در خیار گلخانه‌ای می‌پردازد. نمونه‌ها از یک گلخانه تجاری شهرستان محمودآباد در استان مازندران، پس از سمپاشی با ایمیداکلوبپرید و در پنج نوبت به مدت ۲۱ روز برداشت شد. تاثیر کاربرد سه تیمار پوست کدن، ذخیره سازی در یخچال به مدت ۴۸ ساعت و شستشو با آب نیز بررسی شد. برای اندازه‌گیری باقیمانده ایمیداکلوبپرید در نمونه استخراج شده از دستگاه کروماتوگرافی مایع با کارآیی بالا (HPLC) با بازیابی ۱۰۰٪ درصد و حد تشخیص ۰/۰۰ میلی‌گرم بر لیتر استفاده شد. نتایج آزمایش‌ها نشان داد که بیشترین غلظت باقیمانده ایمیداکلوبپرید در چند روز اول بعد از سم‌پاشی بود که به تدریج و تا پایان دوره کارنس غلظت آن کاهش پیدا کرد. نیمه عمر این حشرهکش ۲/۸ روز محاسبه شد. غلظت باقیمانده ایمیداکلوبپرید در نمونه‌ها تا روز هفتم بعد از سم‌پاشی بیشتر از استاندارد کدکس بود. بررسی تاثیر کاربرد سه تیمار نشان داد که تیمار شستشو بیشترین تاثیر را در کاهش ایمیداکلوبپرید از سطح محصول داشت. براساس نتایج این پژوهش، رعایت یک دوره زمانی ۷ روزه پس از سم‌پاشی با ایمیداکلوبپرید برای ارائه محصول به بازار مصرف و اعمال روشهای ساده پوست کدن، شستشو و ذخیره در یخچال به منظور اطمینان از مقادیر باقیمانده این آفتکش به میزان کمتر از استاندارد کدکس، برای اینمی غذایی مصرف کنندگان لازم و ضروری است.

واژه‌های کلیدی: باقیمانده ایمیداکلوبپرید، حداقل غلظت مجاز، خیار گلخانه‌ای، اینمی غذایی

مقدمه

ارائه آن به بازار و مصرف این محصولات به صورت خام و تازه سلامت مصرف کنندگان را به طور جدی تهدید می‌کند (۴). در حال حاضر، کل سطح زیر کشت محصولات گلخانه‌ای در ایران، حدود ۵۳۰۰ هکتار است (۹) و در این بین خیار گلخانه‌ای (*Cucumis sativus L.*) از کشت وسیعی برخوردار است. ایمیداکلوبپرید به عنوان یک حشرهکش سیستمیک کاربرد زیادی در گلخانه‌های خیار دارد. (۱۶) و مصرف این حشرهکش در گلخانه‌ها به عنوان موضوع مهمی برای سلامت انسان و محیط زیست مطرح می‌باشد. علائم ناشی از مسمومیت با غلظت‌های کم این ماده در مدت زمان طولانی شامل بی‌حسی، مشکلات تنفسی، عدم تعادل و مشکلات عصبی است (۲) و (۱۷).

در بحث سم‌پاشی، تعیین حداقل باقیمانده آفتکش‌ها^۵ (MRL) در محصولات کشاورزی موضوعی مهم می‌باشد که این معیار به صورت غلظت سم بر حسب میلی‌گرم بر کیلوگرم وزن میوه و سبزیجات تازه بیان می‌شود و عبارت است از بیشترین غلظت مجاز آفتکش موجود در مواد غذایی که برای سلامت انسان خطری

استفاده فراوان از آفتکش‌ها در تولید محصولات کشاورزی باعث افزایش باقیمانده سوموم^۴ در محصولات کشاورزی می‌شود که خود به عنوان خطر جدی برای سلامتی انسان، امنیت غذایی و محیط زیست مطرح می‌باشد (۴ و ۱۷). اغلب به دلیل مصرف بی‌رویه آفتکش‌ها و عدم رعایت دوره کارنس آنها، محصولات کشاورزی حاوی مقادیر متفاوتی از انواع آفتکش‌ها هستند که سبب بروز مشکلات عدیدهای برای سلامتی مصرف کنندگان می‌شود (۱۷). محیط گلخانه به دلیل بسته بودن و وجود رطوبت نسبی بالا محل مناسبی برای رشد انواع عوامل بیماری‌زا و آفات گیاهی است و برای از بین بردن آفات در گلخانه‌ها انواع مختلفی از آفتکش‌ها مصرف می‌شود. سم‌پاشی‌های مکرر در گلخانه‌ها، برداشت زود هنگام محصولات بعد از سم‌پاشی و

*- ۲ و ۳- به ترتیب دانشجوی دکتری، استادیار و استاد داشکده منابع طبیعی و علوم دریایی، دانشگاه تربیت مدرس

(Email:nasrin_hassanzadeh@yahoo.com)- نویسنده مسئول:

4- Pesticide residue

روش آماده‌سازی نمونه‌ها جهت آنالیز با کروماتوگرافی مایع با کارآیی بالا (HPLC)

روش آماده سازی نمونه‌ها طبق روش^۲ QuEchers انجام شد (۱۴). در این تحقیق از استونیتریل HPLC grade با درجه خلوص ۹۹/۹ درصد برای آماده‌سازی نمونه‌ها استفاده شد. بعد از اعمال تیمارهای مختلف مقدار ۱۰۰۰ گرم از نمونه‌ها با مخلوط کن کاملاً خرد و همگن شدند. سپس مقدار ۱۰ گرم از نمونه به دقت وزن شد و با ۱۰ میلی لیتر استونیتریل مخلوط شد. یک گرم کلرید سدیم و ۴ گرم سولفات منیزیم بدون آب به مواد قبلی اضافه شد و با سرعت ۳۸۰ دور در دقیقه به مدت ۱۰ دقیقه سانتریفیوژ گردید. پس از جداسازی فاز بالایی مقدار ۱/۲ گرم^۳ GCB برای جداسازی رنگ‌دانه‌ها به مواد قبلی اضافه شد. فاز بالایی از کاغذ صافی عبور داده شد و فاز آلی جدا شده توسط جریان آرامی از گاز نیتروژن تقطیط گردید. سپس مقدار ۲۰ میکرو لیتر از این نمونه برای شناسایی و اندازه‌گیری به دستگاه HPLC تزریق گردید.

تجزیه دستگاهی

در این تحقیق از دستگاه HPLC ساخت شرکت Shimadzu با آون CTO-10 Ac VP و مجهز به آشکارساز ماوراء بنفس-مرئی (SPD-10A vp) (UV-Vis)، سیستم گازرزا^۴، لوب تزریق^۵ با حجم ۲۰ میکرولیتر و ستون تجزیه‌ای (5 μm, ۱۵۰*۳/۹ mm, ۵ μm) (۱۵۰*۳/۹ mm, ۵ μm) استفاده شد. از مخلوط دوتایی آب/استونیتریل Riedel de Haen (آلمان) به نسبت ۶۰:۴۰ به عنوان فاز متحرک استفاده گردید. در این روش مقدار بازیابی^۶ ۱۰۴ درصد، حد تشخیص^۷ (LOD) ۰/۰۰۱ میلی گرم بر لیتر و انحراف معیار نسبی^۸ (RSD) ۱۲ درصد بدست آمد. مقدار بازیابی از طریق اضافه کردن سه غلظت متفاوت (۰/۲، ۰/۵ و ۰/۸ میلی گرم بر لیتر) از استاندارد ایمیداکلورپید (Riedel de Haen) به نمونه‌های خیار و استخراج آن با روش ذکر شده در بالا به دست آمد. پس از تزریق محلول استاندارد ایمیداکلورپید به دستگاه HPLC منحنی کالیبراسیون آن ترسیم شد. (شکل ۱) شناسایی حشره‌کش ایمیداکلورپید موجود در نمونه‌ها از طریق مقایسه زمان بازداری پیک‌های مشاهده شده در کروماتوگرام حاصل از نمونه با کروماتوگرام حاصل از محلول استاندارد انجام پذیرفت. (شکل ۲) غلظت ایمیداکلورپید موجود در نمونه نیز با استفاده از عدد سطح زیر پیک نمونه‌ها و قرار دادن آن در معادله منحنی کالیبراسیون استاندارد ایمیداکلورپید محاسبه شد.

2- Quick, Easy, Cheap, Effect, Rugged, Safe Method

3- Graphite carbon black

4- Degasser system

5- Recovery

6- Limit of detection

7- Relative standard deviation

نداشته باشد (۶). حداکثر غلظت باقیمانده ایمیداکلورپید در میوه خیار که توسط کدکس^۹ تعیین شده است ۵/۰ میلی گرم بر کیلوگرم می‌باشد (۶ و ۱۱).

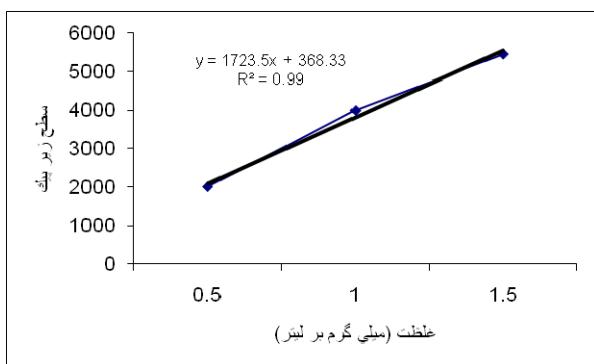
امروز، بررسی بقایای آفتکش‌ها در محصولات کشاورزی به عنوان یک اولویت مهم، جهت تامین امنیت غذایی مصرف کنندگان مطرح می‌باشد و تاکنون تحقیقات زیادی در این زمینه انجام شده است. در برخی از تحقیقات روند تعییر غلظت بقایای حشره‌کش ایمیداکلورپید در محصولات مختلف زراعی در دوره‌ی کارنس ۲۱ روزه بررسی شده است و زمان مناسب برای برداشت محصولات تعیین شده است (۱۲). همچنین برخی از محققان به بررسی تاثیر تیمارهای مختلف بر کاهش بقایای ایمیداکلورپید پرداخته‌اند (۱۶).

با توجه به استفاده از ایمیداکلورپید در مبارزه با آفات خیار گلخانه‌ای و به جهت اهمیت تحقیقات باقیمانده آفتکش‌ها در میوه‌ها در تحقیق حاضر باقیمانده حشره‌کش ایمیداکلورپید در خیار گلخانه ای در روند تعییر غلظت آن از ساعات اولیه پس از سمپاشی تا پایان دوره کارنس مورد بررسی قرار گرفت و با استاندارد جهانی کدکس مقایسه گردید. همچنین تاثیر روش‌های شستشو، ذخیره سازی در یخچال و پوست کنند در کاهش غلظت باقیمانده این حشره‌کش بررسی گردید.

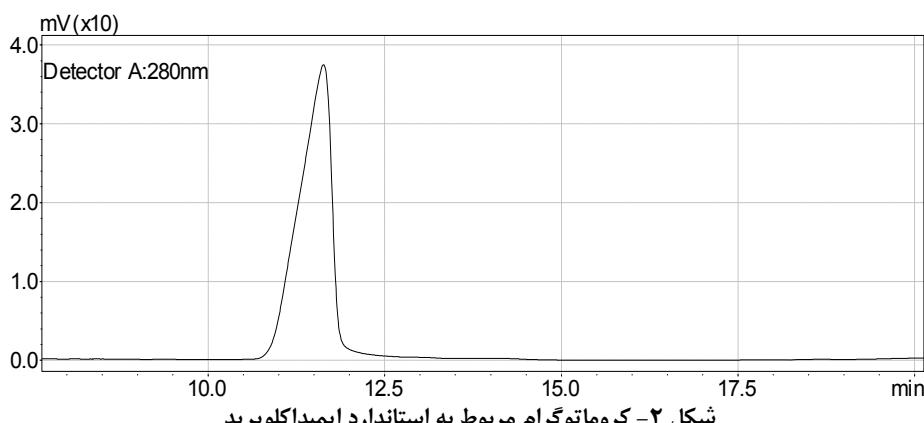
مواد و روش‌ها

شیوه نمونه‌برداری و کاربرد تیمارها

در این تحقیق نمونه‌های خیار گلخانه‌ای از یک گلخانه در شهرستان محمود آباد (استان مازندران) جمع‌آوری گردید. در این گلخانه مقدار ۲۰۰ میلی لیتر کونفیدور ۳۵ درصد (C₉H₁₀C₈N₅O₂) در ۱۰۰ لیتر آب برای سمپاشی استفاده شد. در زمان سمپاشی میانگین درجه حرارت گلخانه ۲۲ درجه سانتیگراد و مقدار طوبت نسبی ۶۳ درصد اندازه‌گیری شد. نمونه برداری به ترتیب در روزهای ۱، ۳، ۵، ۷، ۱۳ و ۲۱ بعد از سمپاشی انجام شد. پس از برداشت، برای جلوگیری از تجزیه آفتکش‌ها، نمونه‌ها سریعاً به آزمایشگاه منتقل شد. در هر روز نمونه‌برداری، تعداد ۳ نمونه به صورت تصادفی از گلخانه برداشت شد. هر کدام از نمونه‌ها به ۴ بخش و هر بخش به سه تکرار تقسیم گردید. بخش اول با تعداد سه نمونه بدون اعمال هیچ گونه تیماری آماده‌سازی شد. سه نمونه با تیمار شستشو به مدت ۱۰ دقیقه در آب غوطه‌ور شدند و نمونه‌های با تیمار پوست کنند با یک چاقو که از قبل با استون کاملاً شسته شده بود، پوست گرفته شد. تیمار ذخیره‌سازی در یخچال از طریق ذخیره نمونه‌ها به مدت ۴۸ ساعت در دمای ۴ درجه سانتیگراد انجام گرفت.



شکل ۱- منحنی کالیبراسیون استاندارد ایمیداکلوبیرید



شکل ۲- کروماتوگرام مربوط به استاندارد ایمیداکلوبیرید

نتایج

نتایج مربوط به غلظت بقایای ایمیداکلوبیرید ردهایی شده در نمونه‌های بدون تیمار و تیمار شده در دوره زمانی ۲۱ روزه در جدول ۱ ارائه شده است. نتایج نشان داد که روند تغییر غلظت این حشره‌کش در طول زمان در نمونه‌های بدون تیمار و تیمار شده به صورت نزولی است اما در پایان ۲۱ روز مقدار آن صفر نمی‌شود. با اعمال تیمارهای مختلف بقایای ایمیداکلوبیرید موجود در نمونه‌ها نسبت به نمونه بدون تیمار کاهش محسوسی می‌یابد.

تجزیه و تحلیل داده‌ها

داده‌های این تحقیق توسط نرم افزار SPSS 11.5 تجزیه و تحلیل شدند. با توجه به نرمال بودن داده‌ها، برای بررسی امکان وجود اختلاف‌های کلی و معنی‌دار بین گروه‌های مختلف از آزمون آنالیز واریانس یک طرفه استفاده شد. مقایسه بین میانگین بقایای ایمیداکلوبیرید در نمونه‌های بدون تیمار با نمونه‌های تیمار شده و برای مقایسه چندگانه میانگین‌ها از آزمون Tukey با سطح معنی‌داری ۹۹ درصد استفاده گردید. همچنین مقایسه بقایای ایمیداکلوبیرید با استاندارد تعیین شده با آزمون One-Sample T test انجام پذیرفت.

جدول ۱- باقیمانده غلظت ایمیداکلوبیرید (خطای معیار \pm میانگین) در نمونه‌های بدون تیمار و تیمار شده بر حسب میلی گرم بر کیلو گرم

روز	نمونه بدون تیمار	تیمار شستشو	پوست کدن	ذخیره سازی در یخچال
۱	۱/۹۳ \pm ۰/۰۳۴	۱/۶۳ \pm ۰/۰۳۴	۱/۰۰ \pm ۰/۰۱۲	۱/۴۳ \pm ۰/۰۳۴
۳	۱/۹۴ \pm ۰/۰۲۰	۰/۸۳ \pm ۰/۰۳۳	۰/۹۳ \pm ۰/۱۰۲	۰/۶۳ \pm ۰/۱۲۳
۵	۰/۷۷ \pm ۰/۰۱۱	۰/۷۰ \pm ۰/۱۰۴	۰/۷۳ \pm ۰/۰۰۶	۰/۶۳ \pm ۰/۱۴۰
۷	۰/۵۴ \pm ۰/۱۲۳	۰/۵۲ \pm ۰/۰۲۱	۰/۵۱ \pm ۰/۰۰۴	۰/۴۸ \pm ۰/۰۶۵
۱۳	۰/۱۱ \pm ۰/۰۱۲	۰/۱۰ \pm ۰/۰۰۱	۰/۰۶ \pm ۰/۰۱۴	۰/۰۹ \pm ۰/۰۱۵
۲۱	۰/۰۱ \pm ۰/۰۰۴	ND	۰/۰۱ \pm ۰/۰۰۵	۰/۰۱ \pm ۰/۰۰۱

- ND- غیر قابل مشاهده در نمونه‌ها

محاسبه شد. K در این رابطه ضریب ثابت زمان در رابطه بالا (۰/۲۴۸۱) می‌باشد (۱۰).

بر طبق این رابطه نیمه عمر ایمیداکلوبپرید ۲/۸ روز محاسبه شد که این زمان نشان دهنده مدت زمان لازم برای نصف شدن غلظت اولیه ایمیداکلوبپرید در نمونه‌ها می‌باشد.

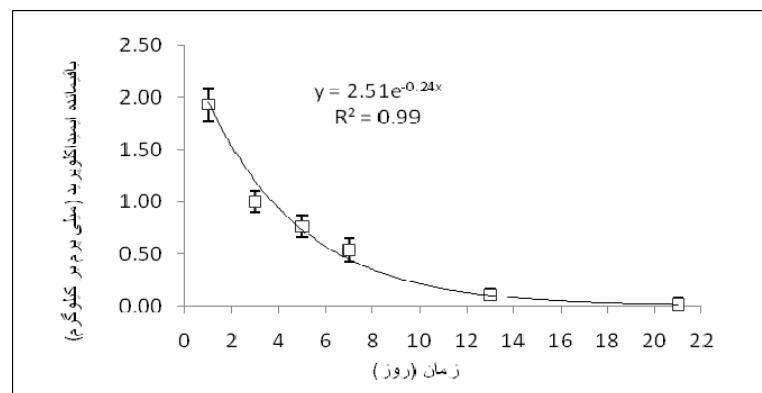
مقایسه میانگین‌ها با استفاده از آزمون Tukey در سطح احتمال ۹۹ درصد نشان داد که میانگین غلظت ایمیداکلوبپرید در روزهای مختلف با یکدیگر تفاوت معنی دار آماری دارند. همچنین میانگین غلظت ایمیداکلوبپرید بین تیمارهای مختلف با یکدیگر تفاوت معنی داری را نشان داد. (جدول ۲)

نتایج نشان داد که شستشو بیشترین تاثیر را در کاهش غلظت بقایای ایمیداکلوبپرید در نمونه‌ها داشت. بعد از تیمار شستشو به ترتیب تیمار ذخیره‌سازی در یخچال و پوست کدن در کاهش بقایای ایمیداکلوبپرید موجود در نمونه‌ها اهمیت داشتند.

نتایج آزمون آنالیز واریانس یک طرفه در سطح احتمال ۹۹ درصد معنی دار بودن اثر تیمارهای مختلف بر میزان بقایای ایمیداکلوبپرید بر میوه خیار را نشان داد. نتایج حاصل از مقایسه میانگین‌ها توسط آزمون توکی وجود تفاوت معنی دار آماری بین گروههای مختلف را نیز نشان داد. نتایج آزمون One-Sample T test مقایسه با مقدار استاندارد نشان داد که در نمونه بدون تیمار تا روز هفتم پس از سم-پاشی بقایای ایمیداکلوبپرید در میوه خیار بالاتر از استاندارد تعیین شده کدکس (۰/۵ میلی گرم بر کیلو گرم) بود لذا با در نظر گرفتن حد مجاز ایمیداکلوبپرید و زمان پیش از برداشت، حداقل یک دوره زمانی ۷ روزه پس از سم-پاشی برای ارائه محصولی با مقداری مجاز از باقیمانده ایمیداکلوبپرید به بازار مصرف مورد نیاز است.

شکل ۳ کاهش بقایای ایمیداکلوبپرید در طول زمان را نشان می‌دهد. نیمه عمر^۱ این حشره کش ($t_{1/2}$) با استفاده از معادله منحنی درجه اول شکل ۳ ($C(t) = 2.5127 \times e^{-0.2481 \times t}$, $R^2 = 0.995$)

Degradation time $t_{50} = \ln(2)/k$ و با استفاده از رابطه

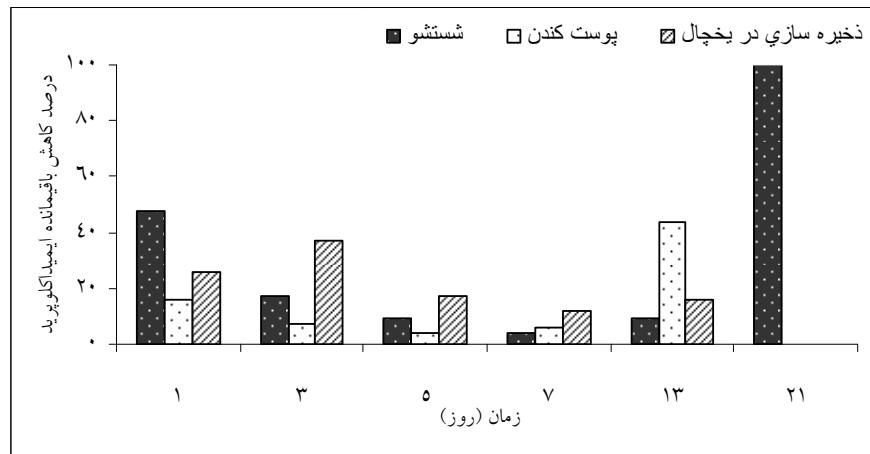


شکل ۳- نمودار باقیمانده ایمیداکلوبپرید در نمونه بدون تیمار در طول زمان جهت تعیین نیمه عمر (± اشتباه معیار)

جدول ۲- مقایسه میانگین باقیمانده ایمیداکلوبپرید در روزهای مختلف و با تیمارهای مختلف

میانگین غلظت ایمیداکلوبپرید (mg/kg)	تیمارها	میانگین غلظت ایمیداکلوبپرید (mg/kg)	روز
^a ۰/۷۲	بدون تیمار	^{۱ a} ۱/۴۹	۱
^d ۰/۵۲	شستشو	^b ۰/۸۴	۳
^b ۰/۶۴	پوست کدن	^c ۰/۷۰	۵
^c ۰/۵۴	ذخیره در یخچال	^d ۰/۵۱	۷
		^e ۰/۰۹	۱۳
		^f ۰/۰۱	۲۱

میانگین‌های با حروف متفاوت در هر ستون اختلاف معنی داری با یکدیگر دارند (آزمون توکی, $p < 0.01$)



شکل ۴- درصد کاهش باقیمانده ایمیداکلوبپرید با تیمارهای مختلف نسبت به نمونه تیمار نشده در همان روز

بقایای آن به مقدار زیادی کاهش یافت. سنیال و همکاران (۱۶) نیز در مورد تاثیر شستشو بر میزان کاهش بقایای ایمیداکلوبپرید به نتایج مشابهی دست یافته‌ند. تاثیر ناچیز تیمار پوست کدن در کاهش بقایای ایمیداکلوبپرید احتمالاً به دلیل سیستمیک بودن این حشره‌کش بوده است.

نتایج تحقیق حاضر با نتایج مطالعات چاوری و همکاران (۳) در رابطه با کاهش بقایای آفتکش‌های سیستمیک در اثر تیمار پوست کدن از گوجه فرنگی، هلو و مارچوبه مطابقت دارد، اما میزان این کاهش به دلیل تفاوت در نوع اعمال تیمار و نوع محصول اختلاف دارد.

تیمار ذخیره‌سازی در یخچال نیز تاثیر کمی در کاهش باقیمانده ایمیداکلوبپرید داشت. فنول و همکاران (۵) نیز نشان دادند که آفتکش‌های مختلف تحت تاثیر تیمار ذخیره‌سازی در یخچال با مقدادر متفاوتی کاهش می‌یابند که این کاهش به خصوصیات هر آفتکش و میزان پایداری در درجه حرارت‌های مختلف، بستگی دارد. آگاهی از روند تغییر غلظت آفتکش‌ها پس از سپاهشی تا پایان دوره کارنس آن‌ها به انتخاب زمان مناسب برداشت محصولی که حاوی بقایای کمتری از آفتکش باشد، کمک می‌کند (۳). نتایج این تحقیق نشان داد که باقیمانده ایمیداکلوبپرید در خیار گلخانه‌ای تا ۷ روز بعد از سپاهشی بسیار بیشتر از حد مجاز تعیین شده بود که این موضوع لزوم توجه بیشتر به زمان برداشت محصول سپاهشی شده با این آفتکش را مشخص می‌سازد. بررسی تاثیر تیمارهای مختلف خانگی در کاهش بقایای ایمیداکلوبپرید نشان داد که کاربرد این تیمارها قبل از مصرف محصول سپاهشی شده منجر به کاهش بقایا و اینمی مصرف می‌گردد. با توجه به نقش مهم آفتکش‌ها در کنترل آفات و بیماری‌های گیاهی و لزوم استفاده از آنها علیرغم تاثیرات مضر روی محصولات زراعی، با رعایت دوز مناسب سپاهشی، رعایت دوره کارنس جهت برداشت محصول و ارائه آن به بازار و کاربرد تیمارهای

بحث

این تحقیق نشان داد که غلظت بقایای ایمیداکلوبپرید در نمونه‌ها در طول زمان کاهش می‌یابد. کارترو و همکاران (۲) نیز نشان دادند که ایمیداکلوبپرید پس از سپاهشی در گیاه به دلیل تبخیر از سطح گیاه، تجزیه به وسیله نور^۱ و تاثیر آنزیمهای گیاهی کاهش می‌یابد.

بر اساس نتایج تحقیق حاضر، مقدار ایمیداکلوبپرید در پایان دوره ۲۱ روزه کارنس به صفر نمی‌رسد و به صورت پایداری در گیاه باقی می‌ماند. این حشره‌کش با دارا بودن فشار بخار کم ($10^{-12} \times 10^3$ میلی‌متر جیوه) و همچنین تمایل کمتر به خروج از سطح گیاه و ورود به هوا (به دلیل پایین بودن عدد ثابت هنری) و فراریت کم به عنوان یکی از پایدارترین آفتکش‌ها به شمار می‌رود (۱۵). خای و همکاران (۱۱) نیز با بررسی خود پایداری ایمیداکلوبپرید در محصولات سپاهشی شده را اثبات کردند. از طرف دیگر ایمیداکلوبپرید از جمله حشره‌کش‌های سیستمیک و نفوذی است که قابلیت نفوذ زیادی در گیاه دارد و در سطوح خارجی گیاه باقی نمی‌ماند (۱۵، ۸). به همین دلیل اعمال تیمارهای فیزیکی منجر به کاهش مقدادر زیادی از بقایای آن در میوه خیار نمی‌شوند. نتایج تحقیق کوماری و همکاران (۱۳)، چاوری و همکاران (۳) و یینگ و همکاران (۱۸) در مورد تاثیر کاربرد تیمارهای مختلف در کاهش باقیمانده آفتکش‌های سیستمیک نیز نشان داد که اعمال تیمارها با توجه به نوع محصول، نوع آفتکش و کیفیت اعمال تیمارها منجر به کاهش متفاوتی از بقایای آفتکش‌ها می‌شوند.

نتایج این تحقیق نشان داد که کاربرد تیمار شستشو تاثیر زیادی در کاهش غلظت ایمیداکلوبپرید داشت. ایمیداکلوبپرید به دلیل حالیت زیاد در آب (۰/۵۱ گرم بر لیتر) و خصوصیت قطبی بودن به راحتی در آب حل می‌شود (۷ و ۱۵) و بدین ترتیب با غوطه‌وری خیار در آب،

1- Volatilization

2- Photo degradation

ساده خانگی می‌توان خطرات ناشی از مصرف مواد غذایی آلوده به آفتکش‌ها را کاهش داد.

منابع

- ۱- شیخی گرجان ع. ۱۳۸۸: راهنمای آفتکش‌های ایران، انتشارات پایتخت، ص ۲۳۷.
- 2- Carretero A., Cruces-Blanco C., Perez Duran S., and Fernandez Gutierrez A. 2003. Determination of imidacloprid and its metabolite 6-chloronicotinic acid in greenhouse air by application of micellar electrokinetic capillary chromatography with solid-phase extraction, *Journal of Chromatography A*, 1003: 189–195.
- 3- Chavarri M., Herrera A., and Arino A. 2004. Pesticide residues in field-sprayed and processed fruits and vegetables, *Journal of the Science of Food and Agriculture*, 84: 1253–1259.
- 4- Cooper J and Nigl U. 2002. Handbook of organic food safety and quality, CRC Press, Boca Raton Boston, New York, Washington, DC, 25-26.p.
- 5- Fenoll J., Ruiz E., Hellin P., Lacasa A., and Flores P. 2009. Dissipation rates of insecticides and fungicides in peppers grown in greenhouse and under cold storage conditions, *Food Chemistry*, 113: 727–732.
- 6- Food Standards. 2008. Codex maximum residue limits (MRL) of agriculture compounds , http://www.codexalimentarius.net/mrls/pestdes/jsp/pest_q-e.jsp
- 7- Gupta M., Sharma A., and Shanker A. 2008 Dissipation of imidacloprid in Orthodox tea and its transfer from made tea to infusion, *Food Chemistry*, 106: 158–164.
- 8- Guzsvary V., Madzigalj A., Trebsie P., Gaal G., and Franko M. 2007. Determination of selected neonicotinoid insecticides by liquid chromatography with thermal lens spectrometric detection, *Environmental Chemical Letter*, 5: 203–208.
- 9- Heidari H. 2003. Farmer field schools (FFS) slash pesticide use and exposure in Islamic Republic of Iran, *Agro-Chemicals Report*, 3: 23-26.
- 10- Juraske R., Anton A., Castells F. 2007. Estimating half-lives of pesticides in/on vegetation for use in multimedia fate and exposure models, *Chemosphere*, 28: 125-134.
- 11- Khay S., Aty A.M ., Cho S., Choi J ., Mamun M.I.R ., Gouda A., Shin h., and Shim J. 2008. Development of extraction procedures for the determination of imidacloprid: application to residue analysis and two formulations in Chinese cabbage , *Biomedical Chromatography*,14: 421-429.
- 12- Kumar R., and Dikshit A.K. 2001. Assessment of imidacloprid in Brassica environment, *Journal of environmental science and health*, 36:5, 619-629.
- 13- Kumari B. 2008. Effects of household processing on reduction of pesticide residue in vegetables, ARPN *Journal of Agricultural and Biological Science*, 3, no. 4.
- 14- Nguyen T., Yu J., Lee D., and Lee G. 2008. A multiresidue method for the determination of 107 pesticides in cabbage and radish using QuEChERS sample preparation method and gas chromatography mass spectrometry, *Food Chemistry*, 110: 207–213.
- 15- Ohkawa H. 2008. Pesticide chemistry crop protection, public health, environmental safety, Wiley-VCH published by Verlag GMBH & CO. KGaA, 542.p.
- 16- Sanyal n., Hazra D., Pal R., and Chuwdhury A. 2006. Imidacloprid in processed tea and tea liquor, *Universe Science*, 7: 619-622.
- 17- Tadeo L. 2008. Analysis of pesticides in food and environmental samples CRC Press, 382.p.
- 18- Ying G., and Kookana R. 2004. Simultaneous determination of imidacloprid, ihiacloprid, and ihiamethoxam in soil and water by high-performance liquid chromatography with diode-array detection, *Journal of Environmental Science and Health*, 39: 737-746.