

تولید حشره کش زیستی توسط *Bacillus thuringiensis* از پساب کارخانه تولید نشاسته

مرضیه موسوی نسب* و افسانه دهقان^۱

تاریخ دریافت: ۸۷/۱۲/۱۷ تاریخ پذیرش: ۸۸/۱۲/۱۹

چکیده

برای پسابهای خاص به ویژه آنهایی که از کارخانجات مواد غذایی حاصل می‌شوند به فرآوری‌هایی جهت تولید محصولات با ارزش افزوده مانند حشره کش‌های زیستی نیاز می‌باشد. امروزه موفق ترین حشره کش‌های زیستی، توسط باکتریهای میله‌ای شکل گرم مثبت از جنس *Bacillus* تولید می‌شود که در مرحله تشکیل اسپور، اندوتوکسین‌های پروتئینی کریستاله تولید کرده و هنگام ورود به روده تحت شرایط قلیایی فعال شده و باعث صدمه به غشای سلول‌های روده حشرات و تشکیل سوراخ در غشا می‌شوند و عمل تجزیه کردن سلولهای اپیتلیال را انجام میدهند. در این تحقیق، باکتری *Bacillus thuringiensis* بر روی پساب کارخانه تولید نشاسته رشد داده شد و طی عمل تخمیر پروتئین کریستاله با وزن مولکولی ۶۵ کیلو دالتون تولید گردید. سپس پروتئین حاصل را بر روی لارو *Galleria melonella* اثر داده و میزان مرگ و میر بعد از گذشت ۲۴ و ۴۸ ساعت ارزیابی و با نمونه کنترل مقایسه گردید. تحقیقات نشان داده تولید دلتا اندوتوکسین با اسپورزایی رابطه دارد و بیشترین میزان اثر سمیت پروتئین‌های کریستالی در بالاترین غلظت اسپور ها می‌باشد. بر این اساس، تعداد کل باکتری‌ها و اسپورهای تولید شده در مرحله تخمیر شمارش شد که در محیط پلیت کانت آگار به ترتیب $12/5 \times 10^8$ و 48×10^7 کولنی در هر میلی لیتر بود.

واژه‌های کلیدی: حشره کش میکروبی، پساب کارخانه تولید نشاسته، اندوتوکسین، *Bacillus thuringiensi* var. *kurstaki*

پیشرفت، مقدار زیادی از فاضلاب‌های صنعتی و خانگی به روش بیولوژیکی تصفیه می‌شود اما از پسابهای خاص بخصوص آنهایی که از کارخانجات مواد غذایی حاصل می‌شوند می‌توان با فرآوری‌هایی برای تولید محصولات با ارزش افروده استفاده کرده و از آنها مواد قابل ارائه به بازار مانند پروتئین‌ها، چربیها و یا حشره کش‌های زیستی را بازیافت نمود (۱۶ و ۷). استفاده از تکولوژی‌های نوین جهت تولید حشره کش‌های زیستی باعث می‌شود که نیاز به حشره کش‌های مصنوعی کاهش یابد.

هزینه سالانه کنترل شیمیایی آفات کشاورزی و حشرات که عامل بیماریها را به انسان و دام منتقل می‌کنند سالانه بیش

مقدمه
از نظر تاریخی بخش عمده‌ی ضایعاتی که توسط انسان تولید می‌شود، مستقیماً وارد محیط زیست می‌گردد. به دلیل افزایش روز افزون جمعیت این مساله باعث آلودگی شدید منابع آب و خاک شده و سلامت انسان را تهدید می‌کند. در قرن نوزدهم، مشکل به حدی جدی شد که روشهایی برای تصفیه این ضایعات ارائه گردید و کمک کرد تا آب از نظر شیمیایی و بیولوژیکی بی خطر شود (۹). در کشورهای

۱- به ترتیب استادیار و دانشجوی سابق کارشناسی ارشد علوم و صنایع غذایی دانشکده کشاورزی دانشگاه شیراز
(Email: marzieh.moosavi-nasab@mail.mcgill.ca) - نویسنده مسئول: *

موارد زیر است: ۱- آلفا اگزو توکسین^۳: این سم علاوه بر حشرات برای موش و دیگر مهره داران سمی می‌باشد. ۲- بتا اگزو توکسین: در برخی سویه‌های این باکتری تولید شده و بر روی پستانداران عوارض عمدۀ ای دارد. ۳- گاما اگزو توکسین: این توکسین برای حشرات سمی نمی‌باشد.^۴ ۴- دلتا اندو توکسین: در مرحله مرگ باکتری و تشکیل اسپور تشکیل می‌شود (^{۲۵}). امروزه در فراورده‌های تجاری سویه‌هایی از باکتری *B. thuringiensis* که دلتا اندو توکسین^۴ تولید می‌نمایند، استفاده می‌شود (^۶).

این باکتریها در مرحله تشکیل اسپور^۵، اندو توکسین‌های پروتئینی کریستاله^۶ تولید می‌کنند که این ترکیبات پروتئینی کریستاله باعث صدمه به غشای سلول‌های روده حشرات و تشکیل سوراخ در غشا می‌شوند و عمل تجزیه کردن سلول‌های اپیتیال^۷ را انجام میدهند (^{۲۰}). این حشره کشها، از نوع تماسی نیستند و باید توسط حشره مورد نظر مصرف شوند. پروتئین‌های کریستاله حشره کش باید بصورت قابل حل در آیند تا بتوانند از نظر بیولوژیکی به شکل سم فعال عمل کنند. عمل حل شدن سم کریستاله در قسمت میانی روده حشره که محیطی قلیایی است، صورت می‌گیرد و آنزیم‌های روده از طریق عمل پروتئولیز باعث فعال شدن آنها می‌شوند (^{۱۱}). اینمی انسان و دام بجز حشرات از این فراورده‌ها به این علت است که شرایط روده انسان و دام بسیار اسیدی می‌باشد که برای این سموم نامساعد است چرا که pH پایین باعث دنا توره شدن^۸ محلول پروتئین‌های کریستاله حشره کش^۹ شده و آنها را برای هیدرولیز بوسیله پروتئاز روده آماده می‌سازد. حشرات مسموم شده ممکن

از ۳۵۰ میلیون دلار برآورد شده است. علاوه بر هزینه زیاد، مصرف حشره کش‌های رایج به علت عدم اختصاصی عمل کردن این ترکیبات،بقاء در محیط زیست و تجمع آنها که باعث بیماری‌های حیوانات و بویژه پرندگان می‌شود مشکل آفرین است (^۸). کنترل حشرات با استفاده از عوامل بیماری‌زای میکروبی (باکتریها، قارچها، پروتوزوها و ویروسها) محسن متعددی در مقایسه با سموم شیمیایی دارد. این عوامل اختصاصی عمل کرده و به دلیل استفاده از سوبسترای ارزان قیمت هزینه تولید آنها نسبتاً کم است. بسیاری از آنها دامنه فعالیت کمی دارند و بقایایی از خود در محیط باقی نمی‌گذارند. ایجاد مقاومت نیز در آنها بسیار غیر محتمل است البته بسیاری از این ارگانیسم‌ها به سادگی در مقیاس وسیع قابل کشت نیستند (^{۲۲}).

والرو و همکاران بیان کردند حشره کش‌های زیستی که توسط باکتری *Bacillus thuringiensis* تولید می‌شوند، ترکیبات بیولوژیکی خلی اختصاصی برای کنترل حشرات می‌باشند که باعث ایجاد محیط سالم‌تر، بهبود سلامت انسان‌ها و تولید غذاهای ایمن می‌شود (^{۲۱}).

امروزه موفق ترین حشره کش‌های زیستی، سموم حاصل از باکتری‌های میله‌ای شکل گرم مثبت از جنس باسیلوس *Bacillus thuringiensis* Var. *kurstaki* که برای حشرات اثر تخریبی دارد جزئ پروکاریوت‌ها^۱ است و برای رشد به نور نیاز ندارد. این باکتری در بسیاری از محیط‌های کشت ساده‌ی آزمایشگاهی مانند محلول آبگوشت مغذی^۲ در شرایط هوایی و در دمای بین ۱۵-۴۰ درجه سانتی گراد (دماه بهینه ۳۰ درجه سانتی گراد) به راحتی رشد می‌کند.

این باکتری چندین توکسین تولید می‌کند که شامل

3- Exotoxin

4- Endotoxin

5- Sporulation

6- Crystal protein endotoxin

7- Epithelial cells

8- Denaturation

9- Insecticidal crystal proteins

1- Prokaryots

2- Nutrient broth

میکروبی در اثر جایگزینی ترکیبات محیطی گران قیمت مانند آرد سویا و یا پودر ماهی با ضایعات و پساب‌های صنعتی (نشاسته کاساو، نشاسته ذرت، سبوس گندم، خیساب ذرت، ملاس و آب پنیر) ارائه داد (۱). این ترکیبات حاوی عناصر مغذی ضروری برای رشد، تولید اسپور و تشکیل کریستالهای پروتئینی توسط *B. thuringiensis* است (۱۳). پساب کارخانه تولید نشاسته، محیط کشت تخمیر مناسبی برای تولید پروتئین کریستاله توسط باکتری *B. thuringiensis* Var. *kurstaki* است ولی فعالیت حشره کشی پروتئین‌های سمی فقط وابسته به نوع محیط کشت تخمیر نیست، بلکه میزان فعالیت حشره کشی آن‌ها به عواملی همچون فعالیت کالپر باکتریایی، نوع ترکیبات محیط، متابع کربن و نیتروژن و نسبت آنها (C/N) و میزان دلتا اندو توکسین تولید شده، بستگی دارد. نتایج مشابه توسط کانگ و همکاران در سال ۱۹۹۲ بیان شد (۱۰).

در این تحقیق، هدف استفاده از پساب کارخانه تولید نشاسته^۱ برای تولید حشره کش زیستی توسط *B. thuringiensis* در سطح آزمایشگاهی می‌باشد که علاوه بر کاهش آلودگی محیط زیست، سبب تولید محصولاتی با ارزش افزوده می‌شود.

مواد و روش‌ها

محیط کشت تخمیر

میزان عناصر موجود در پساب کارخانه تولید نشاسته در جدول ۱ نشان داده شده است (۲۴).

بر این اساس پساب کارخانه تولید نشاسته از کارخانه فارس گلوکوزین شیراز تهیه و به عنوان ماده اولیه استفاده شد.

است به سرعت تلف شوند. یا به علت اثرات ناشی از مسمومیت خون، عمل تغذیه آنها متوقف شده و در طی ۲ تا ۳ روز از بین بروند (۲۳).

برخی از این فرآوردهای حشره کش که شامل سم حاصل از یک گونه خاص از باسیلوس یا زیر گونه‌ای از آن هستند می‌توانند برای راسته کامل حشرات سمی باشند، در حالی که برخی دیگر ممکن است تنها علیه چند گونه یا حتی فقط یک گونه مؤثر واقع شوند. از دهه ۱۹۶۰، باکتری *B. thuringiensis* از گسترده ترین حشره کشهای میکروبی مورد استفاده می‌باشد (۲۲).

اغلب فرآوردهای تجاری حاصل از *B. thuringiensis* هم حاوی سم پروتئینی و هم اسپور می‌باشند، در حالی که برخی دیگر فقط حاوی ترکیب سمی هستند. مقدار مصرف این سوم ۴ تا ۶ گرم در هر هکتار است که برای کنترل بیش از ۴۰ حشره مختلف که باعث خسارت به کشاورزی و جنگلها شده و برخی عامل بیماریهای انسان هستند به کار می‌روند. اندو توکسین‌های تولید شده توسط *B. thuringiensis* برای تعدادی از حشرات به طور اختصاصی عمل کرده و هنگامی که در معرض نور مأموراء بنفس یا سایر عوامل محیطی قرار می‌گیرند به سرعت به ترکیبات غیر سمی تبدیل می‌شوند این ویژگیها باعث شده است که فرآوردهای موجود به عنوان فرآوردهای مناسب برای محیط زیست شناخته شوند. البته کاربرد آن بدلیل قیمت بالای تولید در مرحله تخمیر محدود شده است (۲۲). استنديباری و همکاران بیان کردند ۳۵-۵۹ درصد هزینه تولید مربوط به محیط‌های تخمیر است بنابر این برای تولید تجاری سم پروتئینی حاصل از *B. thuringiensis* با هدف بازده بالا و کمترین هزینه باید از مواد خام قابل دسترس و ارزان قیمت استفاده کرد (۱۸).

عبدالحمید گزارشاتی مبنی بر کاهش هزینه تولید سم

جدول ۱. میزان عناصر موجود در پساب کارخانه تولید نشاسته

۱۷	مواد جامد کل (گرم بر لیتر)
۱۱	مواد جامد سوسپانسیون (گرم بر لیتر)
۸	مواد جامد سوسپانسیون فرار (گرم بر لیتر)
۳/۸۱	pH
۵۱/۸۳	کربن کل (% ماده جامد خشک)
۸/۸۹	نیتروژن کل (% ماده جامد خشک)
۱۴/۳۳	فسفر کل (میلی گرم بر کیلوگرم)

کشت تخمیر منتقل گردید. در تمام مراحل pH محیط کشت برای تلقیح، ۷ تنظیم گردید (۲۴).

تخمیر

در ابتدا با افزودن سود، pH محیط کشت (پساب کارخانه) بر روی ۷ تنظیم شد و محیط در ۱۲۱ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ دقیقه سترون گردید. سپس محیط کشت تلقیح شده به میزان ۰٪ حجمی به محیط کشت تخمیر اضافه شده و عمل تخمیر به مدت ۳۰-۳۵ ساعت در دمای ۳۰ درجه سانتی گراد در شرایط هوایی صورت پذیرفت. در این مرحله پروتئین‌های کریستاله توسط باکتری تولید گردید (۲۴ و ۲۶).

شمارش تعداد باکتری‌ها و اسپور

ابتدا نمونه‌ها با روش رقیق سازی سریالی توسط کلرید سدیم ۰/۹ درصد رقیق شده و این عمل تارقت^{-۷} ۱۰ ادامه داده شد. ۰/۱ میلی لیتر از نمونه‌های رقیق شده به محیط پلیت کانت آگار منتقل شده و در دمای ۳۰ درجه سانتی گراد به مدت ۲۴ ساعت نگهداری گردید. برای شمارش اسپورها، ابتدان نمونه‌ها در حمام آب ۸۰ درجه سانتی گراد به مدت ۱۰ دقیقه حرارت داده شدند و سپس سرد شده تا سلولهای رویشی از بین رفته و فقط اسپور‌ها باقی بمانند سپس مشابه مراحل بالا کشت داده و در نهایت کولنی‌های حاصل

B. thuringiensis

در این تحقیق از باکتری *Bacillus thuringiensis Var. kurstaki* (PTCC 1531) استفاده شد. این باکتری از مرکز کلکسیون قارچ‌ها و باکتری‌های صنعتی ایران تهیه گردید. برای تهیه کالچر فعال ابتدا باکتری در محیط محلول آبگوشت مغذی کشت داده شد و در ۳۰ درجه سانتی گراد به مدت ۴۸ ساعت گرمانه گذاری و سپس در دمای ۴ درجه سانتی گراد نگهداری گردید (۴ و ۵).

آماده سازی ماده تلقیح شده

این عمل در دو مرحله صورت گرفت ابتدا باکتری مورد نظر با ۱۰۰ میلی لیتر آبگوشت تریپتیکاز سوی^۱ که در دمای ۱۲۱ درجه سانتی گراد به مدت ۳۰ دقیقه سترون شده بود، مخلوط گشته و ۲۴ ساعت در ۳۰ درجه سانتی گراد نگهداری گردید. سپس ۰/۲٪ حجمی از محیط کشت تلقیح شده برداشته شده و با ۳۰۰ میلی لیتر دیگر از محیط کشت آبگوشت تریپتیکاز سوی سترون شده مخلوط گردید و به مدت ۲۴ ساعت در دمای ۳۰ درجه سانتی گراد نگهداری شد و در نهایت ۰/۲٪ حجمی از محیط کشت تلقیح شده که حاوی سلولهای رشد کرده بود برداشته شده و به محیط

۱- Trypticase Soy Broth (TSB)

ارزیابی زیستی با استفاده از T test تحلیل و برای تعیین اختلاف بین میانگین نمونه ها آزمون دانکن به کار برده شد و مقایسه در سطح ۵ درصد صورت پذیرفت.

شمارش شده و تعداد آنها در هر میلی لیتر گزارش گردید (۲۴).

نتایج و بحث

رابطه شمارش اسپور و میزان پروتئین کریستالی طبق نتایج بدست آمده در این تحقیق، تعداد کل باکتری ها و اسپورهای شمارش شده با استفاده از محیط کشت پلیت کانت آگار به ترتیب، $10^8 \times 12/5$ و 48×10^7 کولنی در هر میلی لیتر بود (جدول ۲).

بام و همکارش نشان دادند تولید دلتا-اندو توکسین با اسپورزایی *B. thuringiensis* رابطه دارد و بیشترین میزان اثر سمیت پروتئین های کریستالی در غلظت بالای اسپورها رخ میدهد (۳). تیرادو- موینیل و همکاران (۱۹) بیان کردند حضور اسپورها در محیط کشت اثر تقویت کنندگی بر فعالیت کریستالهای سم و اثر آنها دارد. البته تحقیقات یزا و همکارش (۲۳) نشان داد که دانسیته بالای اسپور نیز می تواند یک عامل ممانعت کننده برای تشکیل اندو توکسین باشد.

جدول ۲. تعداد کل باکتریها و اسپورهای حاصل از در محیط کشت تخمیر بعد از ۲۴ ساعت *B. thuringiensis*

$12/5 \times 10^8$	شمارش کلی باکتری (cfu/ml)
48×10^7	شمارش اسپور (cfu/ml)
۳۸/۴	اسپورزایی (%)

لاچه و همکاران (۱۴) اعلام کردند در محیط پساب نشاسته، باکتری *B. thuringiensis* فاز تأخیر^۳ کوتاهی دارد و سریعاً می تواند خود را با شرایط محیطی وفق داده و

الکتروفورز SDS-PAGE بر روی نمونه حاوی پروتئین های کریستاله

برای بررسی پروتئین های کریستاله، الکتروفورز-SDS-PAGE انجام شد (۱۵). برای ژل جدا کننده، گرادیان غلظت ۲۰-۵٪ و برای ژل متراکم کننده غلظت ۵٪ تهیه گردید. نشانگر فرمتاز^۱ به عنوان استاندارد استفاده شد و وزن مولکولی پروتئین حاصل با استفاده از پروتئین های استاندارد تعیین گردید.

ارزیابی زیستی^۲

برای تعیین قدرت حشره کشی نمونه ها، مخلوطی از اسپور و کریستالهای *B. thuringiensis* Var. kurstaki بر *Galleria melonella* که از بخش گیاه پزشکی لارو دانشکده کشاورزی دانشگاه شیراز تهیه گردید، تأثیر داده شد و میزان مرگ و میر ارزیابی گردید. برای این منظور غذای آنها (موم عسل) به حشره کش آلوده شده و در ۵ ظرف جداگانه قرار داده شدند سپس ظرف های کوچکی از آب در محیط کشت آنها قرار داده شد و در هر ظرف ۱۰ لارو اضافه گردید سپس در دمای معمولی تحت شرایط هوایی نگهداری شدند و میزان مرگ و میر آنها بعد از گذشت ۲۴ و ۴۸ ساعت محاسبه گردید (۱۷).

آنالیز آماری

به منظور تجزیه و تحلیل نتایج، برنامه کامپیوتری SPSS مورد استفاده قرار گرفت و اطلاعات بدست آمده از آزمون

3- Lag phase

1- Fermentase
2- Bioassay

بالای آنزیم پروتئاز این باکتری در محیط کشت شکسته شده و تولید دلتا اندوتوکسین با وزن مولکولی ۶۵ کیلو دالتون می‌کند.

ارزیابی زیستی

نتایج بدست آمده حاکی از آن است که میزان مرگ و میر لاروهای *Galleria melonella* نسبت به نمونه‌های کنترل (فاقد سم پروتئینی) حاصل از باکتری *B. thuringiensis* در سطح ۵ درصد به صورت معنی دار افزایش داشته است. البته میزان مرگ و میر لاروها در مدت زمان ۴۸ ساعت نگهداری در محیط حاوی موم عسل آغازته به سم پروتئینی نسبت به ۲۴ ساعت افزایش بیشتری داشته است.

ناولس و همکاران (۱۲) گزارش دادند سم حاصل از *B. thuringiensis* Var. *kurstaki* با فسفولیپیدهای موجود در غشاء پلاسما واکنش داده و سبب پارگی سلول^۲ می‌شوند. آنها این سم را بر روی موش مورد مطالعه قرار دادند و مشاهده کردند هیچ کدام از موش‌ها از بین نرفتند. بنابر این دریافتند که واکنش این سم پروتئینی با فسفولیپید غشاء پلاسما بسیار اختصاصی می‌باشد و در سلول تمام جانداران رخ نمی‌دهد.

نتیجه گیری نهایی

با استفاده از پساب کارخانه تولید نشاسته به عنوان محیط کشت تخمیر و تلقیح آن با باکتری *B. thuringiensis* Var. *kurstaki* سم پروتئینی به صورت کریستاله با وزن مولکولی ۶۵ کیلو دالتون تولید شد که باعث از بین بردن لارو *Galleria melonella* گردید. این نوع حشره کش زیستی در مقایسه با سموم شیمیایی علاوه بر اینکه مزایایی همچون هزینه تولید کم در نتیجه استفاده از سوبسترای ارزان قیمت و

آنژیم‌های ویژه برای کاهش مواد آلی موجود در پساب تولید کند و انرژی مورد نیاز خود را برای انجام اعمال سلولی تامین نماید، اما این باکتری در محیط حاوی نشاسته بدلیل دارا بودن میزان زیاد کربوهیدرات قابل دسترس و نیتروژن (جدول ۱)، مرحله رشد^۱ طولانی داشته و مرحله اسپورزایی آن اندکی به تأخیر می‌افتد.

الکتروفورز

وزن مولکولی پروتئین کریستاله با روش SDS-PAGE و با استفاده از پروتئین نشانگر اندازه گیری شد و حدود ۶۵ کیلو دالتون تعیین گردید (شکل ۱).

B. thuringiensis در شروع مرحله اسپورزایی برای هیدرولیز مواد آلی مورد نیاز خود چندین نوع پروتئاز تولید می‌کند که میزان تولید آنزیم پروتئاز بستگی به غلظت کربن و نیتروژن قابل دسترس در محیط دارد. هر چه میزان این ترکیبات آلی بیشتر باشد تولید پروتئاز کاهش می‌یابد. بنابراین، پساب کارخانه تولید نشاسته بدلیل دارا بودن ترکیبات آلی محیط مناسبی برای تولید سم میکروبی حاصل از *B. thuringiensis* می‌باشد. چنانچه زمان تخمیر بیشتر شود میزان فعالیت آنزیم پروتئاز بیشتر گردیده و باعث هیدرولیز پروتئین کریستاله تولیدی شده و فعالیت سم حاصل کاهش می‌یابد. پس، مدت زمان مرحله تخمیر باید معین و حدود ۳۰-۳۵ ساعت در نظر گرفته شود (۲۴).

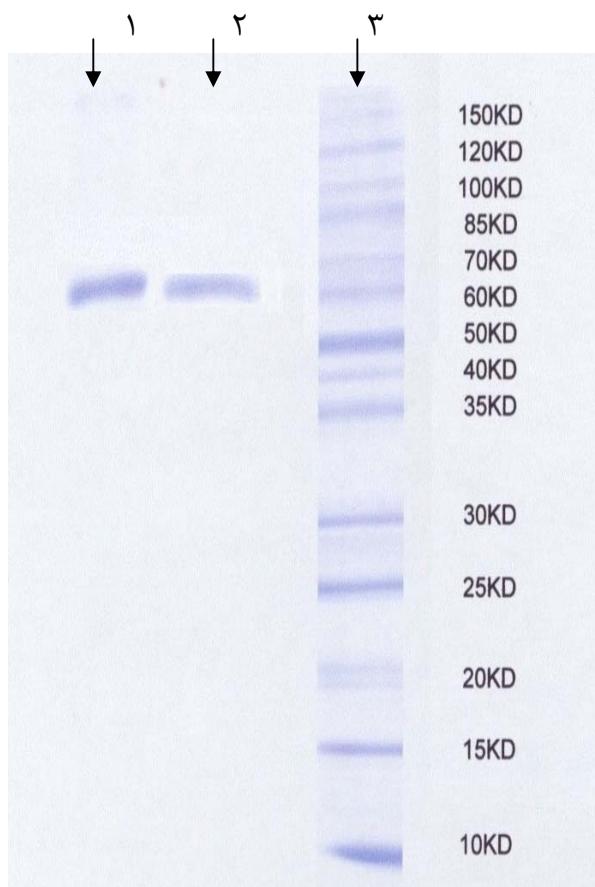
نتایج به دست آمده در این تحقیق با نتیجه تانسی و همکاران (۲۰) که بر روی محیط حاوی پروتئین کریستاله، SDS-PAGE انجام دادند مطابقت دارد. آنها مشاهده کردند که پروتئین کریستاله دلتا اندوتوکسین حاصل از *B. thuringiensis* که در مرحله اسپورزایی باکتری تولید می‌شود، حدود ۱۳۰ کیلو دالتون می‌باشد که به دلیل فعالیت

کارشناسان محترم بخش علوم و صنایع غذایی خانم ها پروانه محسنی و اعظم کشتکاران و همچنین از بخش گیاهپزشکی دانشکده کشاورزی دانشگاه شیراز که در اجرای این تحقیق همکاری صمیمانه داشته اند، کمال تشکر و قدردانی را دارد.

عملکرد اختصاصی دارد، باعث کاهش آلودگی محیط زیست و تولید غذای ایمن و سالم خواهد شد و می تواند با تحقیقات گسترده تر کاربرد وسیعی در صنعت کشاورزی به ویژه در ایران داشته باشد.

سپاسگزاری

بدینوسیله از هسته کارآفرینی دانشکده کشاورزی دانشگاه شیراز که این پژوهه را حمایت مالی نمودند و از



شکل ۱. الگوی SDS-PAGE مربوط به پروتئین کریستاله تولید شده توسط باکتری ۱. *B. thuringiensis* Var. *kurstaki* ۲. پروتئین کریستاله (تکرار) ۳. نشانگر فرمنتاز

جدول ۳. مقایسه مرگ و میر لاروهای *Galleria melonella* در اثر سم حاصل از *B. thuringiensis*

زمان		
نمونه		
۰/۵۰ ^a	۰/۰۰ ^{a*}	کنترل(بدون سم)
۹/۶۰ ^b	۹/۰۰ ^b	پلیت‌های حاوی سم

* - حروف متفاوت در هر ستون نشان دهنده اختلاف آماری معنی دار می‌باشد ($p < 0.05$).

منابع

- 1) Abdel-Hameed, A. 2001. Stirred tank culture of *Bacillus thuringiensis* H-14 for production of the mosquitocidal δ -endotoxin: mathematical modelling and scaling-up studies. World Journal of Microbiology and Biotechnology. 17:857–861.
- 2) Adjalle, K. D., S. K. Brar, M. Verma, R. D. Tyagi, J. R. Valero and R.Y. Surampalli. 2007. Ultrafiltration recovery of entomotoxicity from supernatant of *Bacillus thuringiensis* fermented wastewater and wastewater sludge. Process Biochemistry. Kansas city, USA. 1-39.
- 3) Baum, J. and T. Malvar. 1995. Regulation of insecticidal crystal protein production in *Bacillus thuringiensis*. Molecular Microbiology. 18: 1–12.
- 4) Brar, S. K., M. Verma and R. D. Tyagi. 2007. *Bacillus thuringiensis* fermentation of hydrolyzed sludge – Rheology and formulation studies. Chemosphere. 67(4):674-683.
- 5) Brar, S. K. and K. R. Stauffer. 2005. Sludge based *Bacillus thuringiensis* biopesticides: Viscosity impacts. Water Research. 39(13): 3001-3011.
- 6) Bravo, A., S. S. Gill and M. Soberón. 2007. Mode of action of *Bacillus thuringiensis* Cry and Cyt toxins and their potential for insect control. Toxicon . 49(4): 423-435.
- 7) Crueger, w. and A. Crueger. 2000. Biotechnology Industrial Microbiology. Kluwer Academic, Boston. 571-584.
- 8) Fong, K. and H. M. Tan. 2000. Isolation of a microbial consortium from active sludge for the biological treatment of food waste. World journal of Microbiology and Biotechnology. 16:441-443.
- 9) Herzka, A. and R. G. Booth. 1981. Food industry wastes: disposal and recovery. Applied Science Publishers, London. 210-214.
- 10) Kang, B.C., S. Y. Lee and H.N. Chang. 1992. Enhanced spore production of *Bacillus thuringiensis* by fed batch culture. Biotechnology Letters. 14 (8): 721–726.
- 11) Knowles, B.H. 1994. Mechanisms of action of *Bacillus thuringiensis* insecticidal delta- toxins. In Advances in Insect Physiology, 24:245-308. Academic press, London.
- 12) Knowles, B.H., W.E. Thomas and D. J. Ellar. 1984. Lectin-like binding of *Bacillus thuringiensis* var. kurstaki lepidopteran-specific toxin is an initial step in insecticidal action. Federation of European Biochemical Societies. 168 (2): 197- 202.
- 13) Kroyer, G.T. 1993. Bioconversion of food processing wastes: recent research and new development. An overview . Micribiology Europe sept/oct, 30-34.
- 14) Lachhab, K., R. D. Tyagi and J. R. Valero. 2001. Production of *Bacillus thuringiensis* biopesticides using wastewater sludge as a raw material: effect of inoculum and sludge solids concentration. Process Biochemistry. 37 (2): 197–208.
- 15) Laemmlli, U. K. 1970. Cleavage of structural proteins during the assembly of the head bacteriophage T4. Nature (London). 227: 680–685.
- 16) Lau, D.C.W. 1981. Utilization of sewage sludge as a resource for protein extraction and recovery. Conservation & Recycling. 4(3): 193-200.
- 17) Mohammedi, S., S. Subramanian, S. Yan, R. D. Tyagi and J. R. Valéro. 2006. Molecular screening of *Bacillus thuringiensis* strains from wastewater sludge for biopesticide production. Process Biochemistry. 41(4):829-835.
- 18) Stanbury, P. F., A. Whitaker and S. J. Hall. 1995. Principles of Fermentation Technology (Second ed.), Elsevier Science Ltd., New York.
- 19) Tirado-Montiel, M. L., R. D. Tyagi, J. R. Valero and R.Y. Surampalli. 2003. Production biopesticides using wastewater sludge as a raw material- effect of process parameters. Water Science and Technology. 48 (8): 239-246.
- 20) Tounsi, S., M. Dammak, A. Rebaï and S. Jaoua. 2005. Response of larval *Ephestia kuhniella* (Lepidoptera: Pyralidae) to individual *Bacillus thuringiensis* kurstaki toxins and toxin mixtures. Biological Control. 35(1): 27-31.
- 21) Valero, J. R., S. Mohammedi, N. J. Payne and R. D. Tyagi. 1999. Microbial control of defoliating forest insects. Recent Research Developments in Microbiology. 3: 455–464.

- 22) Waites, M. J., N. L. Morgan and J. S. Rockey. 2001. Industrial Microbiology: An Introduction. Academic press, New York. 425-430.
- 23) Yezza, A. and R. D. Tyagi. 2006. Correlation between entomotoxicity potency and protease activity produced by *Bacillus thuringiensis* var. *kurstaki* grown in wastewater sludge. Process Biochemistry. 41(4): 794-800.
- 24) Yezza, A., and R. D. Tyagi. 2005. Bioconversion of industrial wastewater and wastewater sludge into *Bacillus thuringiensis* based biopesticides in pilot fermentor .Bioresouce Technology.97(15): 1850-1857.
- 25) Zhong, Ch. and S. G. Edelson. 2000. Characterization of a *Bacillus thuringiensis* δ-Endotoxin Which Is Toxic to Insects in Three Orders. J. of Invertebrate Pathology.76(2): 131-139.