

## تشخیص مولکولی اسپورهای پنی باسیلوس لاروا لاروا در نوزادان بیمار زنبور عسل

مجتبی محرمی، حسین مدیرروستا

بخش تحقیقات زنبور عسل، کرم ابریشم و حیات وحش، موسسه تحقیقات واکسن و سرم سازی رازی کرج، کرج، ایران.

\*نویسنده مسئول: [mojmoharrami@yahoo.com](mailto:mojmoharrami@yahoo.com)

### چکیده

بیماری لوک آمریکایی یک بیماری باکتریایی است که اختصاص به نوزادان زنبور عسل دارد و عامل بیماری باکتری پنی باسیلوس لاروا لاروا نام دارد. تشخیص آزمایشگاهی سریع این بیماری به دامپزشکان و زنبورداران کمک می کند که بیماری را در مراحل اولیه شناسایی و قبل از آنکه میلیارد ها اسپور در سلولهای حاوی لاروهای تلف شده تولید شود بیماری را کنترل و با آن مبارزه نمایند. روشهایی مانند کشت باکتریایی و تست های بیوشیمیایی بسیار زمان بر و پرهزینه بوده و گاهی با نتایج کاذب همراه هستند. در این مطالعه با استفاده از پرایمرهای اختصاصی و روش PCR، اسپور های موجود در نمونه های لارو ردیابی شده اند. بدین منظور تعداد ۵۴ نمونه لارو که از زنبورستانهای واقع در استانهای مختلف به بخش تشخیص و تحقیق بیماریهای زنبور عسل موسسه رازی ارسال شده بود مورد بررسی قرار گرفت. نمونه های لارو مشکوک به بیماری لوک آمریکایی در یک میلی لیتر آب مقطر استریل به خوبی هموزن و سپس سانتریفوژ گردید. محلول رویی را برداشته و در ۶۰۰۰ g به مدت ۳۰ دقیقه سانتریفوژ و رسوب که حاوی اسپور می باشد جهت استخراج DNA مورد استفاده قرار گرفت. DNA استخراج شده با استفاده از پرایمرهای اختصاصی جهت PCR به کار گرفته شد. سپس محصول PCR استخراج شده روی ژل آگارز ۰/۸٪ الکتروفورز گردید. نتایج حاصله از انجام PCR نشان داد که ۵ نمونه از ۵۴ نمونه لارو مثبت می باشد.

کلمات کلیدی: پنی باسیلوس لاروا لاروا، لوک آمریکایی، زنبور عسل، PCR

### مقدمه

احاطه کرده است درحالی که در اطراف اسپورهای پنی باسیلوس لاروا ۷ لایه محافظت کننده وجود دارد، این اسپورها می توانند ۵۰-۳۵ سال زنده بمانند (Bakhiet and Stahly, 1985). اسپورها معمولاً لارو زنبور عسل را در طول ۳۶-۲۴ ساعت اولیه زندگی مورد حمله قرار می دهند (Gregorc and Bowen, 1998). لاروهای با سن بیش از ۲ روز نسبت به عفونت مقاوم تر هستند ولی در لاروهای خیلی جوان ۱۰ اسپور یا کمتر به طور موثری سبب بیماری می شود (Bailey and Lee, 1962). جوانه زدن اسپورها در pH حدود ۶/۶ و دمای ۳۷-۳۶ °C تحت شرایط میکرو آئروفیل CO<sub>2</sub> ۱۰-۵٪ رخ می دهد. اسپور در روده میانی (pH = ۶/۶) تقریباً یک روز بعد از بلع بوسیله لارو، به

بیماری لوک آمریکایی زنبور عسل یا (American foulbrood)، یک بیماری حاد است که اختصاص به نوزادان زنبور دارد (Hansen and Brodsgaard, 1999). عامل این بیماری باکتری گرم مثبت به نام پنی باسیلوس لاروا تحت گونه لاروا می باشد و اسپورهایی تولید می کند که بشدت در برابر خشکی، دمای بالا (۱۰۰ °C) برای بیش از ۱۰ دقیقه، و نور UV مقاوم هستند. همچنین در تماس با ضد عفونی کننده های متداول مانند محلول فرمالدئید ۱۰٪ برای بیش از ۵ ساعت زنده می مانند (Heyndrickx et al., 1996). پنی باسیلوس لاروا یک باکتری بی هوایی اختیاری است که توانایی تولید اندوسپور بسیار متمایزی را دارد. اطراف اسپور بیشتر باسیلوس ها را فقط ۵-۴ لایه

کنترل گسترش AFB بین کشورها می باشد. بنابراین یک روش موثر در ردیابی عامل بیماری‌زا هنگامی که هنوز علائم بیماری ظاهر نشده می‌تواند یک کمک قوی در مبارزه علیه بیماری لوک امریکایی باشد، چون هر تاخیری در تشخیص نه تنها برای آن کندو بلکه برای همسایگان آن اغلب زیان بار است، به طوریکه به سرعت اسپورهای بیماری‌زا تمامی منطقه را آلوده می‌کنند. در تمامی موارد فوق استفاده از روش PCR برای تشخیص و ردیابی عامل این بیماری علاوه بر صرفه جویی در زمان و هزینه می‌تواند بر دقت کار نیز بیفزاید.

### مواد و روش کار

#### نمونه برداری

تعداد ۵۴ نمونه لارو که از زنبورستانهایی که مشکل تلفات نوزادان، ریزش و کاهش در تعداد جمعیت زنبور داشتند، و توسط سازمان دامپزشکی به موسسه رازی بخش تشخیص و تحقیق بیماریهای زنبور عسل کرم ابریشم و حیات وحش ارسال شده بود مورد بررسی قرار گرفت.

#### آماده سازی نمونه

دو عدد لارو زنبور عسل از هر نمونه برداشته و در یک میلی لیتر آب مقطر استریل خوب هموژن و در ۴۸۴ g به مدت ۵ دقیقه سانتریفوژ شد. سپس محلول رویی در ۶۰۰۰ به مدت ۳۰ دقیقه سانتریفوژ و رسوب آن برای جدا سازی DNA در ۱ میلی لیتر آب مقطر استریل سوسپانسیون گردید. (Antunez et al., 2004; Alessro et al., 2007)

#### استخراج DNA از اسپور

سوسپانسیون حاوی اسپور در ۶۰۰۰ دور به مدت ۳۰ دقیقه سانتریفوژ گردید و رسوب در ۱ میلی لیتر بافر حاوی 0.1

شکل رویشی در می‌آید. سلول‌های رویشی قادر به تکثیر در روده لارو نیستند بنابراین به کمک تازک‌ها از سطح اپیتلیوم به داخل حفره بدن نفوذ و در همولف تکثیر می‌یابند، جایی که وضعیت هوازی غلبه دارد. لارو بعلت یک باکتری می‌سیستمیک تلف می‌شود (Davidson, 1973). بعد از مرگ، لاروها که به طور معمول سفید رنگ هستند به توده قهوه‌ای تیره تغییر رنگ داده و سپس متلاشی شده و در کف سلول قرار می‌گیرند. پس از تخریب دیواره بدن، با افزایش ویسکوزیته محتویات بدن لاروها به تدریج پس از مدت کوتاهی به صورت یک فلس خشک شده به کف و دیواره سلول می‌چسبند (Bailey and Ball, 1991). علیرغم اهمیت بیماری لوک امریکایی در بین بیماریهای زنبور عسل، روشهای ردیابی سریع و آسان پنی باسیلوس لاروا در دسترس نبود. روشهای شناسایی تجاری و مرسوم، زمان بر و بر اساس کشت و متعاقب آن شناسایی بیوشیمیایی، فیزیولوژیکی و مرفولوژیکی ایزوله‌ها استوار است (Heyndrickx et al., 1996). بیماری لوک امریکایی یک بیماری مهم در تجارت جهانی است و موجب خسارت‌های بزرگ اقتصادی می‌شود اما در خیلی از موارد با تشخیص زود و سریع می‌توان به کنترل و پیشگیری آن کمک کرد. نظارت بر عسل، لارو و دیگر مواد کندو برای شناسایی اسپورهای پنی باسیلوس لاروا در ردیابی اپیدمیهای AFB بسیار پر ارزش می‌باشد. AFB در لیست بیماری‌های عفونی مهم سازمان OIE قرار دارد. این لیست شامل بیماری‌هایی است که قابل انتقال بوده و از اهمیت بالایی برخوردارند و همچنین از نظر بهداشت و سلامت عمومی در کشورهای که در تجارت جهانی حیوانات و فرآورده‌های حیوانی فعال هستند با اهمیت می‌باشند (OIE 2013). شناسایی پنی باسیلوس لاروا در امر صادرات و واردات فرآورده‌های کندویی به ویژه عسل، روش با ارزشی در

پرایمرها از 16S rDNA طراحی شده اند و یک قطعه حدود ۷۰۰ bp را تکثیر می دهند.

F: (5'-TCAGTTATAGGCCAGAAAGC-3')

R: (5'-CGAGCGGACCTTGTGTTTCC-3')

واکنش با یک حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر انجام گردید و از ۲/۵ میکرولیتر بافر 10 X PCR، ۰/۵ میکرولیتر محلول ۱۰ میلی مولار dNTP mix، ۱ میکرولیتر از غلظت ۱۰ میکرو مولار از هر پرایمر، Taq (1U)، ۲ میکرولیتر از محلول ۲۵ میلی مولار  $MgCl_2$ ، ۱ میکرولیتر از DNA استخراج شده و آب مقطر استفاده گردید. PCR در ترموسایکلر گرایانت اپندورف با شرایط Initial denaturation با دمای ۹۵ درجه به مدت ۱ دقیقه و ۳۰ سیکل بعدی به صورت Denaturation با دمای ۹۳ درجه ۱ دقیقه، Annealing با دمای ۵۵ درجه ۳۰ ثانیه Extending با دمای ۷۲ درجه ۱ دقیقه و یک سیکل Final extending با دمای ۷۲ درجه ۵ دقیقه انجام گردید (et al., 2002). Piccini محصول PCR با لویدینگ بافر به خوبی مخلوط و به داخل چاهک های ژل آگارز ۰/۸ درصد که به آن اتیدیوم بروماید اضافه شده بود، الکتروفورز شد (Sambrook et al., 1989). تعیین اختصاصیت و حساسیت PCR توسط مدیرروستا و همکاران ۱۳۸۹ انجام گردیده است.

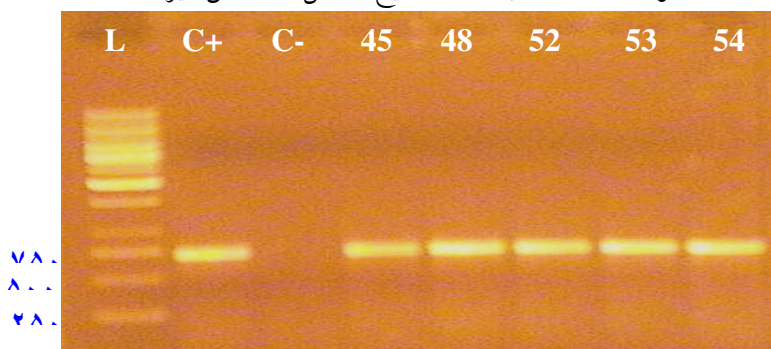
0.1 M NaOH ; 0.1 M NaCl (pH 10.8) و M DTT 1% SDS (w/v) ; به خوبی مخلوط و در بن ماری ۷۰ درجه به مدت ۳۰ دقیقه قرار گرفت و هر ۱۰ دقیقه به هم زده شد. بعد نمونه با ۱ میلی لیتر PBS و سانتریفوژ کردن شستشو داده شد و به رسوب ۱۰۰ ماکرولیتر از محلول لیزوزیم (با غلظت نهایی  $1\text{ g I}^{-1}$  در ۱/۵ TE) افزوده و به مدت ۱ ساعت در ۳۷ درجه درون انکوباتور قرار گرفت. سپس ۱۰۰ ماکرولیتر از محلول [Proteinase K و SDS] (با غلظت نهایی ۱ w/v % و  $0.2\text{ g I}^{-1}$ ) افزوده شد و ۱ ساعت در بن ماری ۵۰ درجه قرار داده شد و پس از خوب مخلوط کردن محلول فوق ۱/۲۰ حجم، محلول استات آمونیوم سرد (با غلظت نهایی ۲/۵ M) به آن افزوده و به مدت ۱۰ دقیقه روی یخ قرار گرفت و سپس در ۱۲۰۰۰ دور به مدت ۵ دقیقه سانتریفوژ گردید. محلول رویی با دو حجم اتانول ۱۰۰٪ مخلوط و در ۲۰- درجه به مدت یک شب قرار گرفت. رسوب حاصل در ۵۰ ماکرولیتر بافر TE حل شده و به عنوان DNA در PCR به کار گرفته شد. (Alessro et al., 2007).

### انجام PCR

برای انجام PCR از پرایمر های اختصاصی که توسط et Piccini al., 2002 طراحی شده بود استفاده گردید.

### نتایج

از ۵۴ نمونه آزمایش شده، تعداد ۵ نمونه در PCR مثبت شد. نتایج حاصل در عکس زیر آمده است.



شکل ۱- الکتروفورز نمونه های مثبت لارو

## بحث

در تحقیقی دیگر ERIC-PCR طراحی شد که می‌توانست پنی باسیلوس لاروا لاروا را در سطح تحت گونه و بطور مستقیم از عسل و لارو شناسایی کند که محدودیت آن تا ۲۸۳ اسپور در گرم عسل بود. (Alippi et al., 2004) در این مطالعه با توجه به هماهنگی‌های به عمل آمده با سازمان دامپزشکی موارد مشکوک به بیماری لوک آمریکایی به بخش تحقیقات زنبور عسل، کرم ابریشم و حیات وحش ارسال گردید. نمونه‌ها با روش Modirrousta et al., 2012، PCR و از ۵۴ نمونه ارسالی، تعداد ۵ نمونه در PCR مثبت شد. با توجه به حساسیت PCR که ۲۴۳ cfu/ml تعیین شد، در نمونه‌های مثبت این مطالعه حداقل ۲۴۳ اسپور وجود داشته‌اند. بنابر این ردیابی حضور اسپورهای پنی باسیلوس لاروا در کلنی‌های زنبور عسل قبل از وقوع علائم کلینیکی AFB، علاوه بر نوزادان با آنالیز فرآورده‌های زنبور نیز قابل انجام است. نتایج تحقیقات مختلف نشان داده است که بین سطح آلودگی با اسپورهای پنی باسیلوس لاروا در عسل و وقوع علائم کلینیکی AFB در لاروهای زنبور عسل ارتباط وجود دارد. روش‌های ردیابی به کاهش هزینه‌ها و کار زیاد در مبارزه علیه AFB کمک می‌کند. این کار می‌تواند خطر گسترش بیماری را کاهش دهد بدون اینکه نیاز به از بین بردن کلنی‌های زنبور داشته باشیم.

با توجه به نتایج به دست آمده در این تحقیق و سایر محققین تکثیر ناحیه ای اختصاصی از ژن *16S rRNA* اسپورهای پنی باسیلوس لاروا لاروا یک تکنیک سریع و قابل اطمینان برای تشخیص AFB در نمونه‌های عسل، لارو و حتی سایر فرآورده‌های مر بوط به زنبور بدون نیاز به کشت و یا همراه با کشت برای تشخیص سریع کلنی‌ها بدون کار برد تست‌های بیوشیمیایی مورد استفاده قرار

با توجه به موارد آلودگی مشاهده شده به بیماری لوک آمریکایی در زنبورستان‌ها و همچنین هزینه بر بودن و زمان بر بودن تشخیص میکروبیولوژیکی آن، یک روش سریع و دقیق برای ردیابی پنی باسیلوس لاروا لاروا مورد نیاز است. PCR امروزه به طور وسیعی برای ردیابی باکتری‌های بیماری‌زا مورد استفاده قرار گرفته است. برای این منظور، سکانس *16S rDNA* مورد توجه زیادی واقع شده است. محققین در کشورهای مختلف، PCR را برای شناسایی پنی باسیلوس لاروا لاروا بطور گسترده به خدمت گرفته‌اند. تاکنون در کشور ما از این روش در شناسایی پنی باسیلوس لاروا لاروا استفاده نشده است و تشخیص بر اساس روش‌های میکروبیولوژی صورت می‌گیرد. نیاز استفاده از روش‌های نوین که علاوه بر صرفه جویی در زمان و هزینه، سریع و دقیق نیز هستند احساس می‌شود. در این تحقیق با مطالعه و در نظر گرفتن کار سایر محققین، اقدام به انجام این کار شده است. در مطالعه‌ای به منظور حساسیت آزمایش PCR در تشخیص آلودگی در لاروها، به صورت تجربی رقت‌های مختلفی از اسپور تهیه و به لارو سالم و بدون آلودگی به پنی باسیلوس لاروا لاروا اضافه و از آنها کشت و کلنی‌کانت و PCR به عمل آمد، و حساسیت PCR در شناسایی اسپور پنی باسیلوس لاروا لاروا در لارو ۲۴۳ cfu/ml تعیین شده است (Modirrousta et al., 2012). یک روش PCR برای ردیابی سریع پنی باسیلوس لاروا لاروا از کلنی‌های رشد کرده بر روی محیط نیمه انتخابی طراحی شد که حساسیت این روش تا ۵۰ cfu/ml بود (Govan et al., 1999). در مطالعه‌ی دیگری پنی باسیلوس لاروا لاروا را با استفاده از PCR ردیابی کنند. حساسیت روش آنها برای اسپور ۳۲ cfu/ml و برای عسل که به صورت تجربی آلوده شده بود ۱۷۰ cfu/ml بود (Piccini et al., 2002).

اسپورها، PCR تکنیکی بسیار پر ارزش و سریع برای تشخیص آزمایشگاهی این بیماری می باشد. ضمناً با استفاده از این روش می توان با غربال گری نمونه های عسل در مقیاس منطقه ای و ملی به صورت مستمر، آلودگی کندو های زنبورستان ها را به اسپورهای عامل این بیماری، نظارت و ردیابی نموده و اقدامات پیشگیرانه و کنترلی را قبل از بروز هر گونه خسارت اجرایی نمود.

گیرد. با توجه به گستردگی وسیع و قابل ملاحظه اسپورهای پنی باسیلوس لاروا در زنبورستان های کشور این خطر برای انتقال بیماری AFB از زنبورستان های مبتلا، به زنبورستان های مجاور و نزدیک آنها وجود دارد. تحت نظر گرفتن و ارزیابی از وضعیت AFB در زنبورستان های کشور امری ضروری به نظر می رسد. با توجه به ریسک بسیار بالای بیماری لوک آمریکایی برای زنبور داران و همچنین خسارت اقتصادی آن در سطح ملی، و لزوم تشخیص زود هنگام و سریع آلودگی قبل از بروز علائم بالینی و گسترش

## References

1. Alessro, B.D., Antunez, K., Piccini, C., and Zunino, P. 2007. DNA extraction PCR detection of *Paenibacillus larvae* spores from naturally contaminated honey bees using spore- decoating freeze-thawing techniques. *World J. Microbiol. Biotechnol.* 23: 593-597.
2. Alippi, A.M., Lopez, A.C., and Aguilar, O.M. 2004. A PCR-based method that permits specific detection of *Paenibacillus larvae subsp. larvae*, the cause of American Foulbrood of honey bees, at the subspecies level. *Appl. Microbiol.* 39: 25-33.
3. Antunez, K.A., Alessro, B.D., Piccini, C., Corbella, E. and Zunino, P. 2004. *Paenibacillus larvae larvae* spores in honey samples from Uruguay: a nationwide survey, *J. Invertebr. Pathol.* 86: 56-58.
4. Bailey, L., and Ball, B.V. 1991. *Honey Bee Pathology*. 2<sup>th</sup> ed. Academic Press, London. P: 467.
5. Bailey, L., and Lee, D.C. 1962. *Bacillus larvae*: its cultivation in vitro its growth in vivo. *J. Gen. Microbiol.* 29: 711-717.
6. Bakhiet, N., and Stahly, D.P. 1985. Ultrastructure of sporulating *Bacillus larvae* in a broth medium. *Appl. Environ. Microbiol.* 50: 690-692.
7. Davidson, E.W. 1973. Ultrastructure of AFB disease pathogenesis in larvae of the worker bee, *Apis mellifera*. *J. Invertebr. Pathol.* 21: 53-61.
8. Hansen, H., and Brodsgaard, C. 1999. American foulbrood: a review of its biology, diagnosis control. *Bee World.* 80: 5-23.
9. Heyndrickx, M., Vemeulebroecke, K., Hoste, B., Janssen, P., Kersters, K., De Vos, P., Logan, N.A., Ali, N., and Berkeley, R. 1996. Reclassification of *Paenibacillus* (formerly *Bacillus*) *pulvifaciens* (Nakamura 1984) Ash et al. 1994, a later subjective synonym of *Paenibacillus* (formerly *Bacillus*) *larvae* (White 1906) Ash et al. 1994, as a subspecies of *P. larvae*, with emended descriptions of *P. larvae* as *P. larvae subsp. larvae* and *P. larvae subsp. pulvifaciens*. *Int. J. Syst. Bacteriol.* 46: 270-9.
10. Govan, V.A., Allsopp, M.H., and Davison, S. 1999. A PCR detection method for rapid identification of

11. *Paenibacillus larvae*. Appl. Environ. Microbiol. 65: 2243- 2245
12. Gregorc, A., and Bowen, I.D. 1998. Histopathological, histochemical changes in honeybee larvae (*Apis mellifera* L.) after infection with *Bacillus larvae*, the causative agent of American foulbrood disease. Cell Biol. Int. 22: 137-144.
13. Modirrousta, H., Moharrami, M., and Torkaman, M. 2012. Development of PCR method for diagnosing of honey bee American Foulbrood disease. Arch. Razi Ins. 67: 1-5.
14. OIE Manual of Diagnostic Tests Vaccines for Terrestrial Animals 2010. Part 2, Section 2.2, Chapter 2.2.2
15. Piccini, C., D'Alessro, B., Antunez, K., and Zunino, P. 2002. Detection of *Paenibacillus larvae* subsp. *Larvae* spores in naturally infected bee larvae artificially contaminated honey by PCR. World J. Microbiol. Biotechnol. 18: 761- 765.
16. Sambrook, J., Fritsch, E.F., and Maniatis, T. 1989. Molecular cloning: a laboratory manual, 2<sup>th</sup> ed. Cold Spring Harbor Laboratory Press. P: 312.