



## تشخیص بیماریها با استفاده از Loop-Mediated Isothermal Amplification (LAMP) در دامپزشکی

مژگان احمدی

۱\_دستیار تخصصی کلینیکال پاتولوژی دانشکده دامپزشکی دانشگاه آزاد واحد تحقیقات تهران

پست الکترونیکی نویسنده مسئول: [Mojgan.ahmadi@gmail.com](mailto:Mojgan.ahmadi@gmail.com)

**مقدمه و هدف:** نیاز به روشی ساده تر، با کارایی بالاتر، سریعتر و ارزاتر نسبت به روشهای موجود جهت تشخیص بیماریهای دامپزشکی روش واکنش زنجیره ای پلی مرز (PCR)، روشی سریع و حساس می باشد که قادر است تعداد نسخه اندکی از DNA هدف را تا سطحی که توسط ژل الکتروفورز قابل تشخیص باشد، تکثیر نماید. علت کارایی بالا و قدرت زیاد PCR، این روش در سالهای اخیر بطور گسترده ای در تشخیص پاتوژن های مختلف بیماریزا اعم از ویروسی، باکتریایی، انگلی و ... بکار گرفته شده است، که اگرچه این روش دارای مزایای بسیاری است اما دارای محدودیت هایی نیز می باشد که از آن جمله میتوان به این موارد اشاره کرد: استفاده از چرخه های حرارتی جهت تکثیر (۳۰ تا ۴۰ چرخه)، استفاده از دستگاه گران ترموسایکلر و ..

روش جدید "تکثیر هم دمای DNA وابسته به حلقه" "Loop-Mediated Isothermal Amplification - LAMP" در سال ۲۰۰۰ معرفی گردید که در آن DNA با ویژگی، کارایی و سرعت بالا در یک دما تکثیر میشود. در این روش از ۴-۶ پرایمر استفاده میشود که در مجموع ۸-۶ ناحیه ژنی از DNA هدف را مورد شناسایی قرار داده و طی فرآیندی دنباله دار و با تشکیل نواحی سنجاق سری در دمای ۶۰ تا ۶۵ درجه سانتیگراد و استفاده از یک آنزیم DNA پلی مرز مقاوم به حرارت، تکثیر می یابد.

**مواد و روش کار:** روش LAMP نیازی به مرحله واسرشت سازی (Denaturation) اسید نوکلئیک دو رشته ای به تک رشته ای برای شروع واکنش پلی مرزاسیون ندارد و حتی بدون واسرشت سازی اولیه، واکنش به راحتی انجام میشود و چون در اینجا هیچ زمانی جهت تغییر دما از دست نمی رود و واکنش در دمای بهینه فعالیت آنزیم به شکل پیوسته انجام می گیرد، ۱۰ تا ۲۰ میلی گرم از DNA هدف در ۲۵ μl در مخلوط واکنش در عرض ۳۰ تا ۶۰ دقیقه تکثیر می یابد. هزینه کلی در این روش بسیار کاهش می یابد چراکه LAMP نیازی به مواد شیمیایی ویژه یا دستگاه های گران قیمت آزمایشگاهی ندارد.

**نتایج و بحث:** مزایای LAMP باعث گردیده تا بعنوان روشی دقیق و سریع در تشخیص پاتوژنها، در مناطقی که امکان استفاده از آزمایشگاه های روتین وجود ندارد، قابل استفاده باشد.

واژه های کلیدی: DNA، LAMP، پرایمر، پلی مرزاسیون، واسرشت سازی

## بررسی میزان پراکندگی و آنالیز فیلوژنتیکی مایکوپلاسماهای هموتروپیک گربه

سید میلاد واحدی<sup>۱\*</sup>، رامین مظاهری نژاد فرد<sup>۲</sup>، مهشید بلورچیان<sup>۳</sup>، شکوفه ابوالقاسم پور<sup>۴</sup>، سید جاوید آل داود<sup>۴</sup>

۱\_دانشجوی دکتری حرفه ای دامپزشکی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران، تهران ۲\_ آزمایشگاه رفرانس دکتر رستگار، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران، تهران ۳\_ دانشجوی دکتری حرفه ای دامپزشکی، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران ۴\_ گروه علوم درمانگاهی، دانشکده دامپزشکی، دانشگاه تهران، تهران

پست الکترونیکی نویسنده مسئول: [milad\\_vahed@ut.ac.ir](mailto:milad_vahed@ut.ac.ir)

**مقدمه و هدف:** مایکوپلاسماهای هموتروپیک (سابقا هموبارتونلا) گربه، انگل های خارجی گلبول های قرمز و شامل سه گونه، *Mycoplasma haemofelis*، *Candidatus mycoplasma turicensis* و *Candidatus mycoplasma haemominutum* می باشند. مایکوپلاسماهای هموتروپیک می توانند موجب آنمی همولیتیک، تب، بی حالی و زردی در گربه سانان شوند. تشخیص عفونت با این میکروارگانیسم ها از طریق روش های سیتولوژیک روی گستره خونی صورت می گیرد اما با توجه به میزان خطا و نتایج مثبت کاذب بالا در این روش ها، فناوری واکنش زنجیره ای پلیمرز (PCR) روشی دقیق تر برای تشخیص عفونت های ناشی از این باکتری ها می باشد.

**مواد و روش کار:** تعداد ۶۰ نمونه خون حاوی ماده ضد انعقاد جمع آوری شده از درمانگاه های دامپزشکی شهر تهران بین سال های ۱۳۹۰ تا ۱۳۹۱ مورد ارزیابی قرار گرفت. رنگ آمیزی گیمسا بر روی گستره های خونی انجام شد و همچنین آزمایش CBC برای تمامی نمونه های خونی صورت گرفت. نمونه های خونی بوسیله میکروسکوپ نوری از لحاظ وجود انگل هموبارتونلا مورد بررسی قرار گرفتند و نمونه های مثبت جهت استخراج DNA و آنالیز PCR استفاده شدند. به منظور تفریق سویه های *M. haemofelis* و *C. M. turicensis* از یکدیگر و نیز بررسی فیلوژنتیکی جدایه ها، نمونه های PCR مثبت توالی یابی شدند. سپس این توالی ها با سایر توالی های پایگاه داده های ژنی GenBank مقایسه گردیدند و درخت فیلوژنتیکی رسم شد.

**نتایج و بحث:** از میان ۶۰ نمونه خونی اخذ شده، ۳۲ نمونه در بررسی های میکروسکوپی از نظر مایکوپلاسمای هموتروپیک مثبت تشخیص داده شدند. از ۳۲ نمونه مثبت میکروسکوپی در این مطالعه، تنها دو مورد (۶،۲۵٪) با استفاده از روش PCR از نظر *M. haemofelis* مثبت بودند و هیچ نمونه مثبت *C. M. hamemominutum* یا *C. M. turicensis* یافت نشد. آنالیز فیلوژنتیکی سویه های جدا شده در این مطالعه و سایر توالی های ژن 16S rRNA متعلق به سویه های *M. haemofelis* موجود در GenBank نشان می دهد که شباهت این دو سویه با سویه های جدا شده از کشور چین و تایلند بیشتر از سایر سویه ها می باشد. این مطالعه از اولین گزارشات میزان شیوع مایکوپلاسماهای هموتروپیک گربه و اولین گزارش از بررسی فیلوژنتیکی سویه های جدا شده در ایران است. تفاوت زیاد در میزان شیوع به دست آمده از تشخیص میکروسکوپی (۵۳،۳۳٪) و روش PCR (۶،۲۵٪)، عدم کفایت روش مشاهده مستقیم را در تشخیص این بیماری به اثبات می رساند. بر اساس شباهت بالای توالی های سویه های جدا شده در ایران، چین و تایلند در آنالیز فیلوژنتیکی می توان استنباط کرد که احتمالاً باکتری های جدا شده دارای منشایی مشترک می باشند و این احتمال وجود دارد که پراکنش سویه های جدا شده در ایران ناشی از ورود گربه های آلوده از این کشورها بوده است.

واژه های کلیدی: مایکوپلاسمای هموتروپیک، گربه، خون، واکنش زنجیره ای پلیمرز، تهران