

تعیین مخازن و ناقلين لیشمانیوز جلدی به روش مولکولی Nested-PCR در روستاهای شهرستان مرودشت، استان فارس

دکتر یاور راثی^۱، مهندس مسعود محمدقاسمی^۲، دکتر عزت الدین جوادیان^۳، دکتر حسین معتمدیان^۴، مهندس سینا رفیعزاده^۵، مهندس عباس آقابی افشار^۶، دکتر جواد رفیعزاده^۷ و مهندس مجید جلالی^۸

خلاصه

مقدمه: لیشمانیوز جلدی یک مرض مهم بهداشتی در بسیاری از مناطق ایران به شمار می‌رود. میزان بروز این بیماری طی دهه اخیر در جنوب ایران دو برابر شده است. بنابراین برای تعیین مخازن و ناقلين لیشمانیوز جلدی در مناطق روستایی شهرستان مرودشت استان فارس، این مطالعه اپیدمیولوژیکی طی سال‌های ۱۳۸۲ و ۱۳۸۳ انجام گرفت.

روش: در این بررسی جمعاً ۱۲۶ سر جونده از سه روستای انتخابی با استفاده از تله‌های زنده گیر صید شدند و بعد از تهیه اسمیر و رنگ آمیزی با گیمسا از نظر وجود اجسام لیشممن مورد بررسی قرار گرفتند. پس از استخراج DNA از اسمیرهای مثبت از روش Nested-PCR برای تعیین گونه انگل استفاده شد. همچنین ۲۰۰ عدد پشه خاکی با استفاده از آسپیراتور صید و جمع آوری شد و پس از تعیین گونه، استخراج DNA و PCR صورت گرفت.

یافته‌ها: حیوانات صید شده شامل گونه‌های *Meriones libycus* (۷۵/۴٪)، *Cricetulus migratorius* (۱۴/۳٪) و *Microtus arvalis* (۱۰/۳٪) بودند. نتایج Nested-PCR نشان داد که ۸/۴ درصد از جوندگان *M.libycus* آلوده به انگل *Leishmania major* می‌باشند. در بین پشه خاکی‌های جمع آوری شده، ۷۵٪ آنها گونه *Phlebotomus papatasii* بوده که ۷/۷ آنها آلوده به لیشمانیا مازور بودند.

نتیجه گیری: بر اساس نتایج بدست آمده از PCR در حدود ۲/۷ درصد گونه *P.papatasii* به طور طبیعی آلوده به انگل *L.major* بودند. این اولین گزارش در مورد اثبات گونه *P.papatasii* به عنوان ناقل اصلی لیشمانیوز جلدی به روش مولکولی در استان فارس می‌باشد.

واژه‌های کلیدی: مخزن، ناقل، لیشمانیوز جلدی، Nested-PCR، فارس، ایران

- ۱- دانشیار حشره‌شناسی پزشکی و مبارزه با ناقلين، دانشکده بهداشت و انسیتو تحقیقات بهداشتی، دانشگاه علوم پزشکی تهران-۲- کارشناس ارشد حشره‌شناسی پزشکی و مبارزه با ناقلين، دانشکده بهداشت و انسیتو تحقیقات بهداشتی، دانشگاه علوم پزشکی تهران و ایستگاه تحقیقات بهداشتی کازرون - شیراز-۳- استاد حشره‌شناسی پزشکی و مبارزه با ناقلين، دانشکده بهداشت و انسیتو تحقیقات بهداشتی، دانشگاه علوم پزشکی تهران-۴- دانشیار انگل شناسی پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شیراز-۵- کارشناس ارشد ژنتیک انسانی، اداره ژنتیک، مرکز مدیریت یماری‌های تهران-۶- کارشناس ارشد حشره شناسی پزشکی و مبارزه با ناقلين، دانشگاه علوم پزشکی کرمان-۷- استادیار حشره‌شناسی پزشکی و مبارزه با ناقلين، دانشکده بهداشت و انسیتو تحقیقات بهداشتی، دانشگاه علوم پزشکی تهران-۸- کارشناس ارشد حشره شناسی پزشکی و مبارزه با ناقلين، دانشکده بهداشت و انسیتو تحقیقات بهداشتی، دانشگاه علوم پزشکی تهران-۹- کارشناس ارشد حشره شناسی پزشکی و مبارزه با ناقلين، دانشکده بهداشت و انسیتو تحقیقات بهداشتی کازرون - شیراز

*نویسنده مسؤول: گروه حشره‌شناسی، دانشگاه علوم پزشکی تهران • آدرس پست الکترونیک: rassiy@sina.tums.ac.ir

دریافت مقاله: ۱۳۸۵/۴/۱۹ پذیرش مقاله: ۱۳۸۵/۱۱/۳۰

مقدمه

در حال حاضر کانون‌های بسیاری از لیشمانیوز جلدی روستایی در استان فارس وجود دارد (۱۴، ۱۳، ۱۲). این کانون‌ها در سال‌های گذشته محدود به مناطق خاصی بوده ولی افزایش جمعیت، گسترش شهرها، احداث مناطق مسکونی در نزدیک کلی جوندگان (مخازن بیماری) و ایجاد شهرک‌ها باعث دگرگونی وضعیت این بیماری در کشور و از جمله استان فارس شده است. امروزه در استان فارس، شهرستان‌های ارسنجان، نی‌ریز و همچنین مروودشت با این معضل بهداشتی مواجه بوده، به طوری که در شهرستان مروودشت در سال ۱۳۷۹ تعداد موارد جدید ۴۶۵ نفر بوده و در سال ۱۳۸۰ با ۲۳/۸ نفر درصد افزایش به ۵۶۷ رسیده است (مکاتبه شخصی). در دیگر کانون‌های ایران مانند مناطق مرکزی ایران (اصفهان) جوندۀ Rhombomys opimus و در غرب و جنوب غربی کشور Meriones Tatera indica مخازن اصلی بیماری هستند و libycus نقش ثانویه را از نظر حفظ و نگهداری بیماری دارد (۶، ۷، ۹) و این در حالی است که در مناطق روستایی ارسنجان و نیریز استان فارس جوندۀ Meriones libycus نقش اصلی و قطعی مخزن بیماری را ایفاء می‌کند (۱۲، ۱۳، ۱۴). در اغلب کانون‌های لیشمانیوز جلدی روستایی در ایران، مانند کانون هیپراندیمیک اصفهان پشه خاکی *P.papatasi* به عنوان ناقل اصلی بیماری گزارش شده است (۱۱، ۱۶). از این گونه به همراه *P.caucasicus* برای اولین بار در ایران به *L.major* (zymodeme) روش ایزوآنزیم عامل بیماری MON.26 جداسازی و تعیین هویت شده است (۱۷). لازم به توضیح است این روش علی‌رغم دقت بیشتر آن، دارای معایب متعددی می‌باشد که از آن جمله می‌توان نیازمندی به کشت تعداد زیاد انگل و آلدگی ایزولهای اولیه انگل را نام برد (۱۱). در حال حاضر روش‌های مولکولی این امکان را می‌دهد که گونه انگل لیشمانی را با تعداد کم در نمونه‌های اولیه تعیین هویت کرد (۱).

بر این اساس، با توجه به بررسی‌های انجام شده در مطالعه حاضر برای تعیین هویت گونه انگل لیشمانیا در مخازن و ناقلين لیشمانیوز جلدی از روش Nested-PCR استفاده شده است. این پژوهش اولین تحقیق جهت تعیین ناقل قطعی ZCL به روش فوق الذکر در استان فارس می‌باشد.

روش بررسی منطقه مورد مطالعه

این بررسی در سه روستای رجاء‌آباد، قربان‌لک، و سلطان‌ولایت از بخش محمد‌آباد شهرستان مروودشت (۵۲) درجه و ۵۶ دقیقه شرقی و ۲۹ درجه و ۵۴ دقیقه شمالی واقع در ۱۱ کیلومتری شهرستان مروودشت) انجام گرفت. ارتفاع این شهرستان ۱۵۹۵ متر از سطح دریا می‌باشد. در این منطقه هوا در طول تابستان گرم بوده (حداکثر ۴۰ درجه سانتی‌گراد) و در زمستان سرد می‌باشد. اغلب مردم در روستاهای این شهرستان به شغل کشاورزی و دامداری مشغول هستند.

جمع‌آوری جوندگان و تهیه اسپیر از آنها

تعداد ۱۲۶ جوندۀ طی ماه‌های پاییز سال ۱۳۸۲ و بهار و تابستان سال ۱۳۸۳ با استفاده از تله‌های زنده گیر جمع‌آوری شدند. هر ماه یک بار و هر دفعه ۲۰ عدد تله در نزدیکی لانه‌های فعال جوندگان نصب می‌شد. در این تله‌ها از خیار، گوجه فرنگی و گردوی بو داده به عنوان طعمه استفاده می‌شد. تله‌ها در دو نوبت صبح و عصر به کار گرفته می‌شدند.

جوندگان جمع‌آوری شده جهت تهیه اسپیر به آزمایشگاه ایستگاه تحقیقات بهداشتی کازرون منتقل می‌شدند. پس از معاینه حیوانات، نمونه‌ها از موارد مشکوک اسپیر از ناحیه گوش و یا زخم‌های مشکوک روی پوست تهیه و پس از رنگ‌آمیزی با گیمسا زیر میکروسکوپ نوری برای وجود اجسام لیشمن مورد بررسی قرار می‌گرفت.

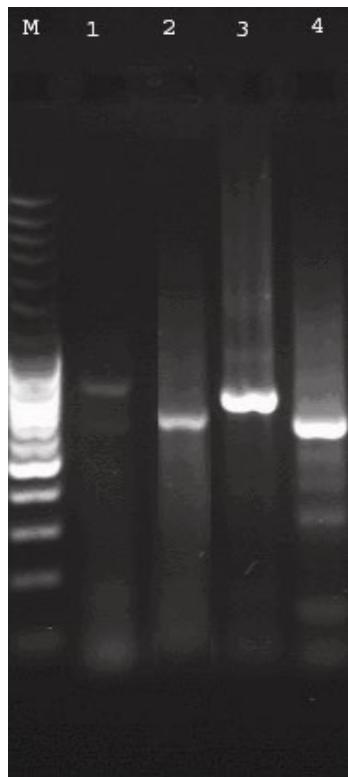
در این مطالعه دو اسپیر مشابه از دو بیمار شامل یک دختر ۵ ساله از روستای قربان‌لک و یک پسر ۱۵ ساله از روستای رجاء‌آباد تهیه گردید. برای شناسایی جوندگان از کلید اعتماد استفاده شد (۴).

تعیین گونه انگل از اسپیرهای مثبت
پس از استخراج DNA از اسپیرهای مثبت آماتیگوت موجود در روی لامها (۲۸)، برای تعیین گونه انگل از روش Nested-PCR استفاده شد (۱۰). پرایمرهای استفاده شده شامل CCC ACT GCA GAA GTA CGA) CSB1XR (GTT AGA CGC TTT GAT CGC TTT ATT) CSB2XF و

طبيعي آلوهه به *L.major* مشاهده گردید (تصویر ۱). اين اولين گزارش در مورد رديابي انگل به طور مستقيم در گونه *P.papatasii* ناقل اصلی و قطعي عامل يماری به *L.major* به انسان می باشد. بررسی های اکولوژيکی روی اين گونه نشان داد که اين پشه خاکی فعالیت خود را در اوایل بهار شروع کرده و با يك اوج فعالیت در مرداد ماه در اواسط پاییز خاتمه می دهد.

جوندگان

در اين مطالعه جمعاً ۱۲۶ جوندگان صيد شدند. اگرچه بين جوندگان جمع آوري شده ۱۳ سر گونه *Microtus arvalius* و ۱۸ سر گونه *Cricetulus migratorius* صيد شدند ولی فقط در ۸ سر از جوندگان *M. libycus* (۰/۸%) اجسام لیشمون مشاهده شد.



تصویر ۱: نتایج *P.papatasii* بر روی *Nested-PCR*

لاین ۱ و ۲ مربوط به سوش های به ترتیب *L.major* و *L.tropica* استاندارد، لاین M مربوط به مارکر، لاین ۴ مربوط به *P.papatasii* آلوهه و لاین ۳ مربوط به *L.infantum* استاندارد می باشد.

GCC AAC CAG TCG (LiR) (ACG (G TGT GGT GGG ACT TGG AAA ATA (CCT (13Z برای دور دوم بودند. پرایمرهای استفاده شده از شرکت کالای طب شیراز تهیه شد. سوش های مرجع (*L.major* (MHOM/IR/XX/LV 114) و (*L.tropica* (MHOM/IR/89/ARD22) به عنوان استاندارد انتخاب شد. این سوش ها از دانشکده بهداشت و انسستیتو تحقیقات بهداشتی دانشگاه علوم پزشکی تهران تهیه گردید.

جمع آوري پشه خاکی ها

پشه خاکی ها هر دو هفته یک بار در ماه های مرداد و شهریور سال ۱۳۸۳ از اماکن داخلی شامل اتاق خواب، توالت و اصطبلها در روستاهای ذکر شده با استفاده از آسپیراتور جمع آوري شدند.

در هر روستا به طور معمول سه مکان انتخاب و یک یا دو ساعت بعد از غروب آفتاب به مدت یک ساعت اقدام به جمع آوري پشه خاکی ها می شد. بیشترین و کمترین درجه حرارت و رطوبت محیط ثبت می شد. پشه خاکی های صيد شده به آزمایشگاه منتقل شده و پس از قطع سر و انتهای بدن هر پشه خاکی، با استفاده از کلید معتبر تعیین گونه می شد (۱۵).

باقي مانده پشه خاکی که شامل سینه و قسمت اعظم شکم بود به میکروتیوب های ۱/۵ میلی لیتری حاوی الکل ۹۵ درجه منتقل شده و برای استخراج DNA و انجام PCR آماده می گردید. به لام تهیه شده و میکروتیوب برچسب مشابه اختصاص داده می شد.

استخراج DNA و انجام PCR
استخراج DNA از پشه خاکی ها برای انگل *L.major* به روش Collins انجام گرفت (۲) و برای PCR از روش Noyes با پرایمرهای ذکر شده استفاده گردید (۱۰).

نتایج

پشه خاکی ها

مجموعاً ۲۰۰ عدد پشه خاکی صيد شد. گونه های صيد شده شامل *P. papatasii* (۰/۷۵)، *P. sergenti* (۰/۱۵) و *P.caucasicus* (۰/۱۰) بودند. در بين پشه خاکی های صيد شده ۴ عدد فلبوتوموس پاپاتاسی (۰/۷۲ درصد) به طور

هر موش آلوده حداقل دارای یک زخم در گوش و یا قاعده دم بود. آماستیگوتوت های مشاهده شده در جوندگان آلوده مشابه هم بود (تصویر ۲). آلودگی انگلی در بین جانوران نر و ماده هر دو مشاهده گردید. در منطقه مورد مطالعه گونه *M. libycus* فعالیت روزانه داشته است. جمعاً ۲۶ اسمیر گرفته شده از جوندگان و ۲ اسمیر از اهالی منطقه مورد مطالعه، همگی به انگل لیشمانيا ماژور آلوده بودند. برای مقایسه انگل جوندگان و انسان از انگل *L.major* استاندارد با طول باند ۶۵۰ bp و *L.tropica* با طول باند ۷۵۰ bp استفاده گردید (تصویر ۳).

بحث

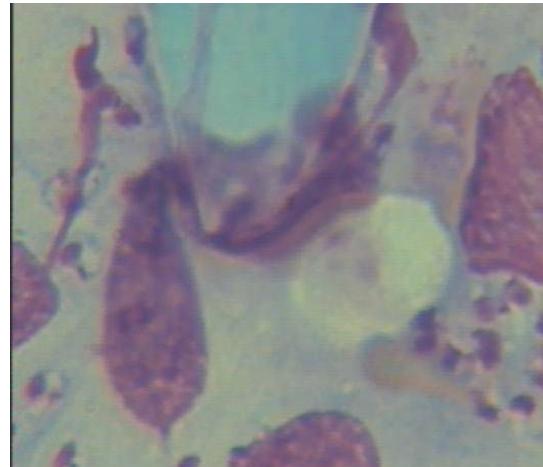
در این مطالعه استفاده از روش Nested-PCR اولین تلاش جهت ردیابی انگل *L.major* در گونه *P.papatasi* در استان فارس می باشد. به علاوه این اولین گزارش فلوبوتوموس پاپاتاسی به عنوان ناقل قطعی و اصلی بیماری در این منطقه است.

نتایج مطالعه حاضر نشان داد استفاده از روش Nested-PCR در مقایسه با روش ایزو آنزیم، بسیار سریع و حساس می باشد و با این روش به صورت مستقیم می توان عامل بیماری را از منبع اصلی و جمعیت وحشی پشه خاکی ها تعیین گونه نمود. از طرف دیگر روش ایزو آنزیم علی رغم دقت بیشتر آن، دارای معایبی می باشد که از آن جمله می توان نیازمندی به کشت تعداد زیاد انگل و احتمال آلودگی ثانویه ایزوولهای اولیه انگل را نام برد (۱۱).

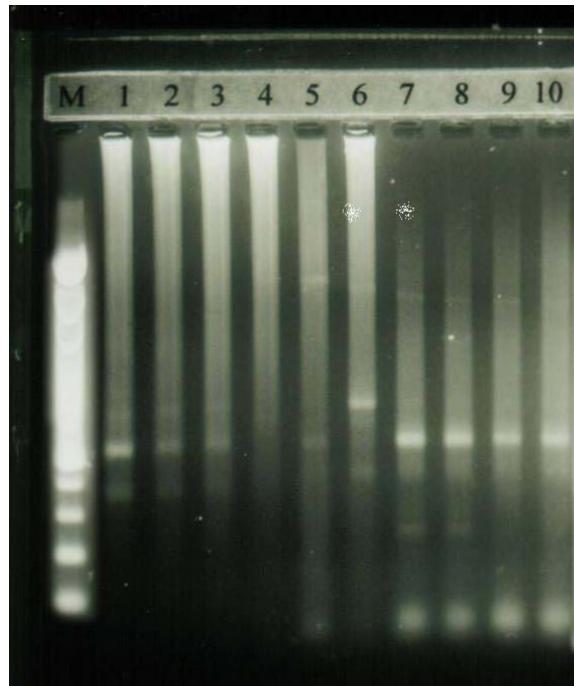
گونه *P.papatasi* به عنوان ناقل قطعی لیشمانيوز جلدی نوع روستایی از دیگر نقاط کشورمان مخصوصاً استان اصفهان نیز گزارش شده است (۱۱،۱۵).

مهم ترین یافته دیگر این تحقیق اثبات جونده گونه *M.libycus* به عنوان مخزن اصلی و قطعی بیماری در مناطق روستایی مرودشت می باشد. این گونه از دیگر کانون های هم جوار منطقه مورد مطالعه ما یعنی شهرستان های ارسنجان و نیریز هم به عنوان مخزن اصلی گزارش شده است (۱۲،۱۳،۱۴).

مریونس لیبیکوس از کشورهای عربستان سعودی (۵) و ازبکستان نیز به عنوان مخزن لیشمانيوز جلدی روستایی



تصویر ۲: آماستیگوتوت های *L.major* از اسمیر گوش جونده *Meriones libycus* که با گیمسا رنگ آمیزی شده است.



تصویر ۳: نتایج Nested-PCR بر روی *M.libycus* و نمونه های انسانی

لاین M مربوط به مارکر، لاین ۱ و ۶ مربوط به سوش های به ترتیب *Ltropica* و *Lmajor* مرجع، لاین های ۳-۲ و ۵ از اسمیر زخم یک انسان مبتلا به *Lmajor* لاین ۴ از اسمیر زخم یک انسان غیر از سالک، لاین های ۷، ۸ و ۹ از اسمیر گوش جونده *M.libycus* آلوده به *Lmajor*

شروع شده و تا استان فارس ادامه می‌یابد، که در این ناحیه گونه *Meryonos libycus* به عنوان مخزن اولیه بیماری بوده و *Phlebotomous papatasi* نقش ناقل قطعی ناقل را ایفا می‌کند (۱۲۱۴).

پاسگزاری

بدین وسیله نهایت تشکر خود را از انتستتو تحقیقات بهداشتی دانشگاه علوم پزشکی تهران برای حمایت مالی این طرح ابراز می‌دارد. همچنین از کارمندان ایستگاه تحقیقات بهداشتی کازرون بهخصوص آقای اسماعیل نجفی به دلیل همکاری در اقدامات صحراوی این طرح کمال امتنان را دارد.

گزارش شده است (۳). این گونه پراکنش وسیعی در مناطق مرکزی و جنوبی ایران دارد. گونه *M.libycus* در مناطق مرکزی و شمال شرقی ایران که ژریل بزرگ *R.optimus* همچنین غرب و جنوب غربی ایران که ژریل هندی *T.indica* نقش اصلی مخزن را دارند به عنوان مخزن ثانویه ایفای نقش می‌کند، بنابراین با در نظر گرفتن مناطق مرکزی و شمال شرقی ایران (مخزن اصلی *R.optimus*، غرب و جنوب غربی ایران (مخزن اصلی *T.indica*) و جنوب شرقی ایران مخزن اصلی بیماری *M.hurrianae* می‌باشد.

با توجه به نتایج این مطالعه در ایران یک منطقه دیگر هم در حال شکل گرفتن است که از جنوب استان اصفهان

Summary

Determination of Reservoir(s) and Vector(s) of Cutaneous Leishmaniasis by Nested-PCR in Marvdasht District, Fars Province, Southern Iran

Rassi Y., Ph.D.¹, Ghassemi MM., MSc.², Javadian E., Ph.D.³, Motazedian H., Ph.D.⁴, Rafizadeh S., M.Sc.⁵, Aghaie Afshar A., MSc.⁶, Rafinejad J., Ph.D.⁷, Jalali M., MSc.⁸

1. Associate Professor of Medical Entomology and Vector Control, School of Health and Health Research Institute, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran. 2. Master of Science in Medical Entomology and Vector Control, School of Health & Health Research Institute, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran & Health Research Center, Kazeroon, Shiraz, Iran. 3. professor of Medical Entomology and Vector Control, School of Health & Health Research Institute, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran. 4. Associate Professor of Medical Parasitology, School of Medicine, Shiraz University of Medical Sciences, Shiraz, Iran. 5. Master of Science in Human Genetics, Tehran disease Control Center, Tehran, Iran. 6. Master of Science in Medical Entomology, Kerman University of Medical Sciences, Kerman, Iran. 7. Assistant professor of Medical Entomology and Vector Control, School of Health & Health Research Institute, Tehran University of Medical Sciences, Tehran, Iran. 8. Master of Science in Medical Entomology, Health research Center, Kazeroon, Shiraz, Iran.

Introduction: Cutaneous leishmaniasis (CL) is an increasing public health problem in several parts of Iran. In southern parts, the incidence of CL has been doubled over the last decade. This epidemiological study was done for determination of reservoir(s) and vector(s) of cutaneous leishmaniasis in rural regions of Marvdasht, Fars province, southern Iran during 2003 and 2004.

Methods: A total of 126 rodents were collected from three villages using live traps and their Giemsa-stained smears were studied for leishmania infection. After DNA extraction from positive smears, Nested-PCR was used for the identification of parasite species. In another procedure, 200 sand flies were collected by aspirator and after species identification DNA extraction and PCR was done.

Results: The collected samples included *Meriones libycus* (75.4%), *Cricetulus migratorius* (14.3%) and *Microtus arvalis* (10.3%). Eight out of 95 *Meriones libycus* (8.4%) were found to be infected with *Leishmania major*. None of the other species were positive. Among the collected female sandflies 75% were identified to be *Phlebotomus papatasi* and 2.7% of them were found with *L.major* infection.

Conclusion: Only 2.7% of *Phlebotomus papatasi* were found naturally infected with *Leishmania major*. This is the first report of detection of *L.major* by Nested-PCR in *P.papatasi* as a proven principal vector of zoonotic cutaneous leishmaniasis in Fars province, south of Iran.

Key words: Reservoir, Vector, Cutaneous leishmaniasis, Nested-PCR, Fars, Iran
Journal of Kerman University of Medical Sciences, 2007; 14(2): 134-139

References

1. Alvar J and Barker JR. Molecular tools for epidemiological studies and diagnosis of leishmaniasis and selected other parasitic disease. *Trans R Soc Trop Med Hyg* 2002; 96(Suppl.): S1-S250.
2. Collins FH, Mendez MA, Rasmussen MO, Mehaffey PC, Besansky NJ, Finnerty V. A ribosomal RNA gene probe differentiates member species of the Anopheles gambiae complex. *Am J Trop Med Hyg* 1987; 37(1): 37-41.
3. Dejeux P. Information on the epidemiology and Control of the leishmaniasis, by country or territory. Geneva: World Health Organization, (document WHO/ LEISH/ 91. 30).
4. Etemad I. Mammals of Iran. Vol 1.(Rodents and Identification Key), publication of national society for Environmental Conversation, 1978.
5. Ibrahim EA, Mustafa MB, al Amir SA, al Seghayer SM, Hussein SM, Gradoni L Meriones libycus (Rodentia:Gerbillidae) a possible reservoir host of zoonotic cutaneous leishmaniasis in Riyadh Province, Saudi Arabia. *Trans R Soc Trop Med Hyg* 1994; 88(1): 39.
6. Javadian E, Dehestani M, Nadim A, Rassi Y, Tahvildar-Bidruni Gh, Seyedi Rashti M.A., Shadmehr A. Confirmation of Tatera indica (Rodentia:Gerbillidae) as the main reservoir host of zoonotic cutaneous leishmaniasis in the west of Iran. *Iranian J Publ Health* 1998; 27 (1-2): 55-60.
7. Javadian E, Nadim A, Tahvidare-Bidruni G, Assefi V. Epidemiology of cutaneous leishmaniasis in Iran: B. Khorassan part V: Report on a focus of zoonotic cutaneous leishmaniasis in Esferayen. *Bull Soc Pathol Exot Filiales* 1976; 69(2): 140-3.
8. Motazedian H, Karamian M, Noyes HA, Ardehali S. DNA Extraction and amplification of Leishmania from archived, Giemsa-stained slides, for the diagnosis of cutaneous leishmaniasis by PCR. *Ann Trop Med Parasitol* 2002; 96(1): 31-4.
9. Nadim A, Faghil M. The epidemiology of cutaneous leishmaniasis in the Isfahan province of Iran. I. The reservoir. II .The human disease. *Trans R Soc Trop Med Hyg* 1968; 62(4): 534-42.
10. Noyes HA, Reyburn H, Bailey JW, Smith D. A nested-PCR based schizodeme method for identifying leishmania kinetoplast minicircle classes directly from clinical samples and its application to the study of the epidemiology of Leishmania tropica in Pakistan. *J Clin Microbiol* 1998; 36(10): 2877-81.
11. Parvizi P, Mauricio I, Aransay AM, Miles MA, Ready PD. First detection of Leishmania major in peridomestic Phlebotomus papatasi from Isfahan province, Iran: comparison of nested-PCR of nuclear ITS ribosomal DNA and semi-nested PCR of minicircle kinetoplast DNA. *Acta Trop* 2005; 93(1): 75-83.
12. Rassi Y, Javadian E, Amin M, Rafizadeh S, Vatandoost H, Motazedian H. Meriones libycus is the main reservoir of zoonotic cutaneous leishmaniasis in south Islamic Republic of Iran. *East Mediterr Health J* 2006; 12(3-4): 474-7.
13. Rassi Y, Javadian E, Jalali M, Motazedian MH,Vatandoost H. Study on Zoonotic Cutaneous Leishmaniasis in Arsanjan county, Fars province, southern Iran. *Iranian J Publ Health* 2004; 33(1): 28-32.
14. Rassi Y, Amin M, Javadian E, Motazedian H. Epidemiological studies on Zoonotic Cutaneous Leishmaniasis in Neiriz focus, Fars province, South of Iran (2001-2002).6th International Meeting on Microbial Epidemiological Markers (IMMEM6), 27-30, 2003; 102, No.178Les Diablerets, Switzerland.
15. Seyedi-Rashti MA, Nadim A. The genus phlebotomus (Dip: Psychodidae, phlebotominae) of the countries of the Eastern Mediterranean region. *Iranian J Publ Health* 1992; 21:11-50.
16. Yaghoobi-Ershadi MR, Javadian E, Tahvildare-Bidruni GH. Leishmania major MON-26 isolated from naturally infected Phlebotomus papatasi (Dip:Psychodidae) in Isfahan province, Iran. *Acta Tropica* 1995; 59: 279-82.
17. Yaghoobi-Ershadi MR, Javadian E, Tahvildare-Bidruni GH. The isolation of Leishmania major from Phlebotomus (paraphlebotomus) caucasicus in Isfahan province, Islamic Republic of Iran. *Trans R Soc Trop Med Hyg* 1994; 88(5): 518-9.

