

Geographical distribution of mouse and mouse-borne diseases in Iran: a review article

Dehghani R¹, Seyed HR², Dehqan S^{1*}, Sharifi H¹

1- Department of Environmental Health, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, I. R. Iran.

2- Department of Anesthesia, Kashan University of Medical Sciences, Kashan, I. R. Iran.

Received August 6, 2012; Accepted Jan 23, 2013

Abstract:

Background: Mice as a reservoir and potential source of some zoonotic diseases play an important role in transferring and spreading of infectious diseases. Considering the important role of mice in transmitting diseases to human, this study aimed to evaluate the geographic distribution of mouse and mouse-borne diseases.

Materials and Methods: This review article was carried out using keywords: rodents, Yersinia, Tularemia, Salmonellosis and the terms for other diseases caused by mouse. Ovid, PubMed, Web of Science, Medline, Systematic Review, SID, Scirus and Google scholar databases were searched to find the relevant articles. A total number of 600 articles were retrieved and their titles and abstracts were reviewed. The irrelevant articles were excluded and the eligible ones selected and finally the results were analyzed.

Results: Findings of this study indicated a new geographical distribution for mouse and mouse-borne diseases in Iran. Moreover, the results of this study clearly showed the types of disease transmission and distribution by mice in Iran. Such places can be labeled as high-risk areas in order to use the effective control methods.

Conclusion: Results show that mice are the important reservoirs of diseases in Iran. Important foci of the diseases in almost all areas of Iran are dispersed. Therefore, reliable methods to control mice are important.

Keywords: Mouse, Rat, Disease reservoirs, Zoonosis

* Corresponding Author.

Email: dehqans@yahoo.com

Tel: 0098 911 717 7356

Fax: 0098 361 555 0111

Conflict of Interests: No

Feyz, Journal of Kashan University of Medical Sciences May, 2013; Vol. 17, No 2, Pages 203-219

Please cite this article as: Dehghani R, Seyed HR, Dehqan S, Sharifi H. Geographical distribution of mouse and mouse-borne diseases in Iran: a review article. *Feyz* 2013; 17(2): 203-19.

مروری بر پراکندگی جغرافیایی موش‌ها و بیمارهای منتقله به وسیله آن‌ها در ایران

روح الله دهقانی^۱، حمید رضا سیدی^۲، سمانه دهقان^۳، هادی شریفی^{*}

خلاصه:

سابقه و هدف: موش‌ها مخازن و منابع بالقوه مهمی برای تعدادی از بیماری‌های مشترک بین انسان و حیوانات می‌باشند و در انتقال و انتشار بیماری‌های عقونتی نقش مهمی را ایفا می‌نمایند. این مقاله به عنوان نقش مهم موش‌ها در انتقال بیماری‌ها به انسان و با هدف بررسی بیماری‌های منتقله به وسیله آنها و پراکندگی جغرافیایی آنها در ایران به انجام رسیده است.

مواد و روش‌ها: این تحقیق به روش مروری و با استفاده از واژگان کلیدی Yersinia, Tularemia, Salmonellosis, Rodents, Ovid, Web of Science, PubMed, Iran, Scirus, Google Scholar و Systematic Review, SID, Medex آمد که پس از بررسی عنوان‌نامه‌ها چکیده و مقدمه مقالات تعدادی از آنها به دلیل عدم ارتباط با اهداف مطالعه مورد بررسی حذف گردید. در نهایت منابع واجد شرایط انتخاب شده و نتیجه‌گیری به عمل آمد.

نتایج: مهمترین یافته‌های این مطالعه ارایه‌ای نوین از پراکنش موش‌ها و بیماری‌های منتقله از طریق آنان در ایران است. این مطالعه به طور دقیق انواع بیماری‌های منتقله به وسیله موش‌ها و نحوه پراکنش آنها را نشان می‌دهد و مناطق پر خطر را به متنظر بکارگیری روش‌های کنترل موثر نشان دار می‌نماید.

نتیجه‌گیری: نتایج این مطالعه نشان داد موش‌ها مخازن مهم بیماری در ایران هستند. کانون‌های مهم بیماری‌های منتقله از طریق جوندگان در ایران تقریباً در تمامی شهرها و استان‌های کشور پراکنده است. بهمین دلیل مبارزه با جوندگان با روش‌های مطمئن بیش از پیش اهمیت می‌یابد.

واژگان کلیدی: موش، موش صحرایی، مخازن بیماری، زئونوز

دو ماهنامه علمی-پژوهشی فیض، دوره هفدهم، شماره ۲، خرداد و تیر ۱۳۹۲، صفحات ۲۱۹-۲۰۳

موش‌ها بیش از ۱۳۰ گونه از این راسته بزرگ را تشکیل داده و به عنوان مهمترین آفات اقتصادی و بهداشتی و احتمالاً باهوش‌ترین آنها در اماکن انسانی به زندگی خود ادامه می‌دهند [۳]. موش‌ها حدود ۲۰۰ بیماری را به انسان و یا سایر حیوانات منتقل می‌کنند. به علاوه، با انتقال عوامل بیماری‌زا از طریق آلوده کردن خوراکی‌ها، ظروف آشپزخانه، بسته‌های مقوایی و پلاستیکی محتوى مواد غذایی، و ریختن ادرار و مدفوع روی آنها، بیماری‌های متعددی را به انسان و دام انتقال می‌دهند. این موجودات به عنوان ناقل و مخزن بیماری‌های مانند طاعون، لپتوسپیروز، سالمونلوز، تب ناشی از گاز گرفتن موش، لیشمانیازیس، درمانوفیتوزیس، اسپروروتیریکوزیس، تیفوس موشی، تریشیلولوزیس، تب‌های راجعه و تب‌های خونریزی-دهنده و پریوسی محاسب می‌گردند [۴-۸]. همان‌طور که اشاره گردید یکی از بیماری‌های منتقله از طریق موش لیشمانیوز جلدی است. این بیماری در بسیاری از نقاط دنیا از جمله ایران به صورت اندمیک مشاهده می‌شود و تخمین زده می‌شود که تا ۴۰۰ میلیون نفر در دنیا به این بیماری مبتلا باشند [۹]. نرخ این بیماری در ایران تقریباً ۲۸ مورد در هر صدهزار نفر جمعیت تخمین زده می‌شود. مهمترین کانون این بیماری در ایران در اصفهان گزارش شده است که سالیانه حدود ۸۰۰۰ مورد از بیماری را در ایران به خود

مقدمه

جوندگان بزرگترین راسته پستانداران هستند که با جمعیتی بیش از کل جمعیت سایر پستانداران بر روی کره زمین منشا خسارات اقتصادی و بهداشتی فراوانی می‌باشند [۲، ۱]. راسته جوندگان با ۳۴ خانواده، ۳۵۴ جنس و ۱۷۸۰ گونه، نزدیک به دو سوم گونه‌های شناخته شده پستانداران را به خود اختصاص داده است. این موجودات اکثراً دارای جثای کوچک، تکثیر سریع و سازش قابل توجه مرغولوژیک و بیولوژیک با محیط‌های مختلف آبی، خشکی و درختی هستند و یکی از موفق‌ترین گروه‌های موجودات زنده‌اند که به دلیل قابلیت سازگاری بالا در همه خشکی‌های زمین به استثنای نواحی قطبی زندگی می‌کنند.

^۱ استاد، گروه بهداشت محیط، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

^۲ مربي، گروه هوشپری، دانشکده پیراپزشکی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

^۳ دانش آموخته کارشناسی ارشد، گروه بهداشت محیط، دانشکده بهداشت، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

*دانشیان نویسنده مسئول:

کاشان، کیلومتر ۵ بلوار قطب راوندی، دانشگاه علوم پزشکی کاشان، دانشکده بهداشت، گروه بهداشت محیط

تلفن: ۰۹۱۱ ۷۱۷۷۳۵۶؛ دوچرخه: ۰۳۶۱ ۵۵۵-۱۱۱

پست الکترونیک: dehqans@yahoo.com

تاریخ پذیرش نهایی: ۹۱/۱۱/۴؛ تاریخ دریافت: ۹۱/۰۵/۱۶

زمینه را برای انتشار بیماری‌ها آماده سازد [۱۵]. بعضی از موش‌ها در انتشار بیماری‌های قابل سرایت به انسان بیشتر دخالت دارند؛ از جمله اینها موش‌های اهلی هستند که در اماکن انسانی و اطراف زندگی می‌کنند و بعضی دیگر موش‌های وحشی هستند که به طور طبیعی مخزن بعضی بیماری‌های قابل سرایت به انسان می‌باشند [۱۶] این مقاله به علت نقش مهم موش‌ها در انتقال بیماری‌ها به انسان و با هدف بررسی بیماری‌های منتقله از طریق موش‌ها و پراکندگی جغرافیایی آن در ایران به انجام رسیده است.

مواد و روش‌ها

این مطالعه به روش مروری و با استفاده از واژگان کلیدی *Salmonellosis*, *Tularemia*, *Rodents*, *Yersinia*, *Database*, *Web of Science*, *Ovid*, *Iran SID*, *Systematic Review*, *PubMed*, *Google Scholar*, *Scirus*, *Medex*, *Medline*, *Scholar* به منظور دست‌یابی به مقالات فارسی و انگلیسی انجام پذیرفت. در مجموع تعداد ۶۰۰ مقاله به دست آمد. در فرآیند بررسی مقالات تعداد ۱۰۰ مقاله به دلیل عدم ارتباط با اهداف مطالعه مورد بررسی حذف گردید و در مرحله بعد ۵۰۰ مقاله به طور کامل مورد بررسی قرار گرفت و در این میان تعداد ۱۲۹ مورد مقاله بر اساس هدف مطالعه، تاریخ انتشار، اعتبار مجله و اشاره به جوندگان و بیماری‌های منتقله از طریق آنها و پراکندگی جغرافیایی بیماری‌ها انتخاب شدند.

نتایج

بر اساس یافته‌های این تحقیق گونه‌های موش‌های اهلی و وحشی که در انتقال بیماری‌ها به انسان در ایران نقش مهمتری داشته‌اند عبارتند از:

موش‌های اهلی شامل:

موش قهوه‌ای یا نرۇژى یا موش فاضلاب
موش قهوه‌ای عموماً در تهران، مشهد، سبزوار، شیراز، کاشان،
تبریز، سواحل دریای خزر و خلیج فارس و سراسر ایران گسترش دارد [۲۶-۲۶،۸،۴-۲۶]

موش سیاه یا موش سقف

در ایران در تمام نواحی ساحلی دریای خزر از آستانه تا گرگان و همچنین سواحل جنوبی ایران در دریای عمان و خلیج فارس و همچنین در کاشان گزارش شده است [۲۰،۸،۶-۲۶-۲۸،۲۳،۲۲،۱۸].

اختصاص می‌دهد [۱۰]. تب راجعه بیماری دیگری است که از طریق موش‌ها انتقال می‌یابد و طبق اعلام وزارت بهداشت در ایران به ترتیب ۲۰۱، ۲۰۵ و ۴۷۱ و ۲۰۰۲ مورد تب راجعه در سال‌های ۲۰۰۱، ۲۰۰۲ و ۲۰۰۳ گزارش شده است [۱۱]. در سال ۱۳۸۰ دو مورد بیمار مبتلا به تب خونریزی دهنده کریمه کنگو از استان خراسان و در سال ۱۳۸۲ یک مورد از بیماری در این استان گزارش شده است که هیچ کدام منجر به فوت نشده است [۱۲]. در تحقیقی که در سال ۲۰۱۱ توسط چینی کار و همکاران انجام شد ۴ مورد از استان‌هایی که بیشترین مورد بیماری و آلودگی به تب خونریزی دهنده کریمه کنگو در آنها گزارش شده است به ترتیب سیستان و بلوچستان، خراسان، فارس و قم ذکر گردیده است و از ۲۳ استان از ۳۰ استان آلوده به کریمه کنگو در کشور در سال ۲۰۰۰، سیستان و بلوچستان بالاترین آمار مبتلایان را به خود اختصاص داده است. نرخ کشنده‌گی بیماری ۴۰ درصد بوده، ولی محدوده آن می‌تواند بین ۲۰ الی ۸۰ درصد باشد [۹]. میزان بروز بیماری لپتوسپیروزیس نیز در مناطق معتدل دنیا از ۱۰/۱ تا ۱ مورد در هر صدهزار نفر و در مناطق گرمسیری از ۱۰ تا ۱۰۰ نفر در هر صدهزار نفر جمعیت در سال متغیر است [۱۳]. موش‌ها علاوه بر انتقال بیماری‌ها با تغذیه از محصولات کشاورزی، دامی، دانه‌ها و مواد غذایی انبار شده موجب اثلاف برخی منابع اقتصادی شده و نیز با جویدن سیم‌های برق و تلفن و ایجاد آسیب به وسائل برقی خطرناک عده‌های را متوجه تاسیسات و خانه‌ها می‌کنند. جوندگان و بالاخص موش‌ها در سطح وسیعی به محصولات، قبل و بعد از برداشت خسارت می‌زنند [۱۴]. برآورد می‌شود در هر سال ۲۰ درصد ذخایر غذایی جهان توسط جوندگان مصرف شده و یا آسیب می‌بینند. طبق برآورد سازمان بهداشت جهانی سالیانه حدود ۳۳ میلیون تن مواد غذایی توسط موش‌ها از بین می‌رود که این رقم معادل ۵ درصد کل تولید مواد غذایی جهان بوده و برای تغذیه ۱۳۰ میلیون انسان گرسنه کفایت می‌کند. در کشورهای جهان سوم وضعیت از این اندوه بارتر است؛ به عنوان مثال جوندگان هر ساله ۴۰ درصد غله تولیدی کشور بنگلادش را در مرحله کشت و مرحله انبارداری از بین می‌برند، یا این که در سال ۱۹۹۷ میلادی تنها در دو استان حاصل خیز ویتنام، جوندگان (به‌طور عمده موش‌ها) ۵۷ هزار هکتار از محصولات کشاورزی را نابود کرده‌اند. در کشور ما در طی سال‌های ۱۳۳۴ تا ۱۳۳۷ طیان جمعیتی موش در دشت مغان به اندازه‌ای زیاد بوده که کشاورزان گندم، جو و حتی کاه قابل جمع آوری نداشتند [۸]. اما بیشترین زیان این موجودات نقشی است که در انتشار بیماری‌ها دارند. یک موش به تنهایی می‌تواند تمامی فضای یک محیط مسکونی را آلوده کند و

موش خانگی

موش خانگی در همه نقاط ایران به استثناء قسمت‌های کاملاً خشک و نامناسب برای زندگی مانند کویر نمک و دشت لوت وجود دارد. این موش در تمام شهرها و روستاهای ایران دیده شده است. هم به صورت نیمه اهلی در مجاورت انسان و هم به صورت اجتماعات کاملاً وحشی زندگی می‌کند. کاشان یکی از شهرهایی است که این موش در اماکن مسکونی آن یافت شده است [۲۵-۳۰، ۱۸، ۶-۸].

کریستولوس میگارتوریس یا هامستر خاکستری

هامستر خاکستری تاکنون در ایران از تهران، فزوین، اصفهان، شیراز، بافق، کرمانشاه، کردستان، مازندران، گرگان و منجبل گزارش شده است. در بسیاری از مناطق ایران در داخل منازل زندگی می‌کند؛ به عنوان مثال در مناطق جنوب شهر تهران در بعضی منازل جانشین موش خانگی است [۳۰، ۲۷، ۲۲، ۲۰، ۱۸، ۸، ۶].

مزوکریستوس اوراتوس یا هامستر طلای

این هامستر شب‌ها فعال است و بیشتر در نزدیک زمین‌های زراعی و باغ‌ها زندگی می‌کند. هامستر طلایی تاکنون در ایران از زنجان، فزوین، کردستان، کرمانشاه، مراغه، مغان آذربایجان و تبریز گزارش شده است [۳۲، ۳۱، ۲۷، ۲۳، ۱۷، ۸، ۶، ۲].

موش‌های وحشی شامل:

رومبومیس اپیموس یا جریبل بزرگ

این جانور به صورت کلی در شمال شرق ایران و کشورهای مجاور دیده می‌شود. جرد یا جریبل بزرگ در حاشیه شهرهای مشهد، اصفهان، شیراز، یزد، کاشان، آران و بیدگل، دشت ترکمن و استان بلوچستان گزارش شده است [۱۹، ۹، ۸، ۶].

موش لیکیوس یا جرد لیبی

این جونده بیشتر روزها فعال بوده و گاهی در شب هم دیده می‌شود و تاکنون در بیشتر نقاط ایران از جمله بلوچستان، سیستان، کرمان، فارس، اصفهان، خوزستان، تهران، فزوین، کردستان، آذربایجان، گیلان، خراسان، به دست آمده است [۳۳-۳۶، ۲۹، ۲۷، ۲۳، ۱۷].

میکروتوس سووشیالیس یا موش مغان (ول اجتماعی)

این جونده به طور دسته جمعی زندگی کرده و لانه‌های بسیار پر پیچ و خم و طولانی یاری خود می‌سازد. این گونه تاکنون در ایران از خوزستان، فارس، اصفهان، تهران، فزوین، زنجان، آذربایجان، کردستان، کرمانشاه، لرستان و خراسان گزارش شده است [۴۲، ۳۰، ۲۷، ۲۳، ۱۸، ۱۷، ۸، ۶].

میکروتوس پرسیکوس یا جرد ایرانی

این جونده شب‌ها فعال بوده و بیشتر در بیابان‌ها و نواحی تپه‌ای و مرتفع زندگی می‌کند. این جرد تاکنون از اصفهان، خوزستان، شیراز، کرمان، بلوچستان، آذربایجان، فزوین، تهران، کردستان، لرستان و خراسان گزارش شده است [۸، ۲، ۱].

[۳۰، ۲۸، ۲۷، ۲۳، ۱۸، ۱۷، ۶]

مریونس هوریانه یا جرد هندی
این جونده در روز فعال بوده و بیشتر در زمین‌های نرم و شنی لانه می‌سازد. ساعات گرم روز را در لانه می‌گذراند و از دانه و برگ و جوانه بوته‌ها تغذیه می‌کند [۲۷، ۲۳، ۱۸، ۸، ۶، ۲، ۱].

مریونس تریسترامی یا جرد تریسترام
این جونده در ایران تاکنون از آذربایجان، کردستان، همدان، فزوین و تهران گزارش شده است [۲۷، ۲۳، ۱۸، ۱۷، ۸، ۶، ۲].

مریونس وینو گرادوی یا جرد پاسخ
این گونه در زمستان و بهار بیشتر در روز فعالیت می‌کند و در تابستان در شب‌ها فعال هستند. این گونه از شمال غرب ایران در آذربایجان، کردستان، زنجان، فزوین و تهران و کاشان گزارش شده است [۲۷، ۲۳، ۱۹، ۸، ۶، ۲].

مریونس کراسوس یا جرد ناخن زرد
این جونده به طور دسته جمعی زندگی می‌کند و اغلب شب‌ها فعالیت داشته و در ایران تا کنون از خوزستان، کرمان، اصفهان، فارس، بلوچستان و قصر شیرین گزارش شده است [۲۷، ۲۳، ۱۸، ۱۷، ۸، ۶، ۲].

تاترا ایندیکا یا جریبل هندی

این جونده در ایران تا کنون از چابهار و پیشین و ایرانشهر در بلوچستان، زابل، سیستان، مژن آباد خراسان واقع در جنوب تربت جام نزدیک مرز افغانستان، کرمان، بمپور، شیراز، اصفهان، دزفول، شوش، بندرعباس، کازرون، اهرم، بوشهر، پل ابگینه در خوزستان و قصر شیرین گزارش شده است [۴۳-۴۰، ۳۸، ۳۳، ۲۳، ۲۲، ۸، ۶، ۱].

موش ورامین (موش بزرگ) یا نزوکیا ایندیکا (موش بزرگ هندی)
این جونده بیشتر در جاهای مطری و کنار رودها و نهارها و جوی‌های کشتزارها و باغ‌ها زندگی می‌کند و در سطح زمین به ندرت دیده می‌شود. تاکنون از گلوقان ایرانشهر، بلوچستان، زابل، بندر گز، ترکمن صحرا، ورامین، سبزوار، دامغان، بابلسر، فزوین، کرج، بوشهر گزارش شده است [۶-۶، ۱۸، ۱۷، ۹].

میکروتوس سووشیالیس یا موش مغان (ول اجتماعی)

این جونده به طور دسته جمعی زندگی کرده و لانه‌های بسیار پر پیچ و خم و طولانی یاری خود می‌سازد. این گونه تاکنون در ایران از خوزستان، فارس، اصفهان، تهران، فزوین، زنجان، آذربایجان، کردستان، کرمانشاه، لرستان و خراسان گزارش شده است [۴۲، ۳۰، ۲۷، ۲۳، ۱۸، ۱۷، ۸، ۶].

طاعون، یکی از بیماری‌های باکتریال ناشی از یرسینیا پستیس (*Yersinia pestis*) است و مهمترین بیماری است که موش‌ها نقش بسیار اساسی در نگهداری و انتقال عامل آن را به انسان به‌عهده داشته‌اند. بیماری طاعون مخصوص جوندگان (موش‌ها) بوده و در شرایط خاصی به انسان سرایت می‌کند. آخرین موارد گزارش شده از ابتلا به بیماری در ایران در آذربایجان غربی و کردستان و به صورت زیر گزارش شده است: در سال ۱۹۵۸، ۶ مورد مرگ و میر ناشی از طاعون در آذربایجان غربی گزارش شد. در سال‌های ۱۹۶۱، ۱۹۶۳ و ۱۹۶۶ مرگ و میر ناشی از طاعون در کردستان به ترتیب ۷، ۱۴ و ۱ مورد گزارش گردید [۴۸].

تولارمی (Tularemia)

طبق بررسی‌های انجام شده خرگوش، روباء، گوسفند، گاو، آهو، موش مخزن بیماری شناخته شده‌اند. از جمله موش‌هایی که می‌تواند میکروب تولارمی را منتقل کند می‌توان به موش خانگی و موش نروژی اشاره کرد. راه سرایت عامل بیماری تولارمی به انسان به‌وسیله آبهای آلووه و نیش کنه‌های و برخی از انواع خر مگس‌هاست. در مطالعه‌ای که توسط Arata در سال ۱۹۷۳ بر روی ۴۶۰۰ پستاندار وحشی در ایران انجام شد باکتری فرانسی‌لای تولارنیس از طحال ۳۴۵۸ مورد جوونده جداسازی شد [۴۹].

سالمونلوزیس (Salmonellosis)

بیماری عفونی است همراه با تب که به‌وسیله انواع سالمونولاها ایجاد می‌شود. عامل بیماری از انواع سالمونولاهاست که موش‌های خانگی گاهی به آنها مبتلا می‌شوند و باکتری سالمونولا را از راه ادرار و مدفوع خود دفع نموده و بیماری به‌وسیله مصرف غذای آلووه به انسان منتقل می‌شود [۵۰، ۳۷]. در تحقیقی که Jalali و همکاران در استان اصفهان در سال ۲۰۰۷ انجام دادند، از مجموع ۶۴۵ نمونه برداشت شده از غذاهای پخته و خام، باکتری سالمونولا در ۴۳ مورد (۶/۶۶ درصد) از نمونه‌ها شناسایی گردید [۵۴]. در تحقیق دیگری که در سال ۲۰۰۹ توسط Soltan Dallal در شهر تهران، ۵۱ نمونه (۳۸/۳ درصد) مثبت گزارش شدند [۵۵]. در مطالعه‌ای در استان اردبیل نیز، از ۴۰۰ نمونه مورد بررسی از مکان‌های پرورش مرغ و ماکیان ۳۷ مورد (۹/۲۵ درصد) از لحظه وجود باکتری سالمونولا مثبت گزارش شدند [۵۶].

بوردتلا یا سیاه سرفه

بوردتلا پرتوسیس (*Bordetella pertussis*) باکتری گرم منفی و هوایی اجباری است که عامل بیماری سیاه سرفه به‌شمار

آرویکولا ترستریس با ول آبزی (موش آبی)

موش آبی بیشتر در باغ‌ها و بیشه‌های نزدیک آب زندگی کرده و لانه خود را کنار جوی‌ها و رودخانه‌ها حفر می‌کند. این جونده تاکنون از زنجان، تهران، اصفهان، همدان، سواحل جنوبی خوزستان، آذربایجان، کردستان و لرستان گزارش شده است [۴۴، ۳۲، ۳۱، ۲۷، ۲۳، ۱۸، ۱۷، ۸، ۶، ۴].

ژریلوس چیزمانی

این جونده در کاشان از مناطق کویری و شن‌زارهای عباس‌آباد آران و بیدگل، گزارش شده است [۱۹].

جریلوس نانوس یا جریبل بلوچستان

انتشار این جونده از مناطق جنوب و جنوب شرقی کشور تا خوزستان و جنوب غربی ایران و کرانه‌های شمالی تا کرمان و خراسان شمالی می‌باشد. این جونده در استان‌های سیستان و بلوچستان، کرمان، خراسان جنوبی، یزد، هرمزگان، فارس، بوشهر و خوزستان مشاهده شده است [۱۹، ۶].

موش کشت‌زار یا آپودموس سیلواتیکوس

این گونه در استان اصفهان (کوهرنگ)، چهار محال و بختیاری، لرستان و فارس، آن سوت در دماوند و شهریار تا گیلان، مازندران، گلستان، خراسان شمالی و از شمال غرب کشور، استان‌های اردبیل و آذربایجان غربی دیده شده است [۴۶، ۴۵، ۶].

آلاتکا الاتر

این جونده در استان‌های سیستان و بلوچستان، کرمان، فارس، خوزستان، اصفهان، آذربایجان شرقی و غربی، اردبیل، کردستان و تهران مشاهده شده است [۴۷، ۶].

- انتقال بیماری‌ها از موش‌ها به انسان از چند طریق ممکن است: ۱- بیماری‌هایی که در اثر گاز گرفتگی موش‌ها منتقل می‌شوند، عبارتند از بیماری‌های ویروسی، میکروبی و قارچ‌ها، تولارمی، طاعون، یرقان و تب راجعه. ۲- بیماری‌هایی که از طریق ادرار و مدفوع موش‌ها منتقل می‌شوند مانند لپتوسپیروز، مسمومیت‌های غذائی ناشی از سالمونولاها و انتقال انگل‌هایی مثل هیمنو لیپس نانا و هیمنو لیپس دیمی نوتا. ۳- بیماری‌های منتقله توسط اکتوپارازیت‌های جوندگان به انسان شامل، بیماری طاعون (به‌وسیله کک) تب راجعه (به‌وسیله کنه) بیماری‌های تیفوس موشی (از طریق مدفوع کک)، بیماری تریپانوزومیازیس (به‌وسیله ساس قاتل) [۵، ۳].

بیماری‌های مهم منتقله از موش‌ها و پراکندگی جغرافیایی آنها در ایران عبارتند از:

بیماری‌های باکتریایی:

(Plague or Black Death) طاعون یا مرگ سیاه

لپتوسپیروزیس (Leptospirosis) یا برقان هموراژیک لپتوسپیروزیس بیماری عفونی است همراه با تب که به- وسیله انواع لپتوسپیرها ایجاد می شود. لپتوسپیرها در خون و ادرار و مدفوع موشها دیده می شوند. اصولاً لپتوسپیروزی بیماری موشها است و در بین آنها پراکنده است. بسیاری از موشها عامل بیماری را تا آخر عمر از ادرار خود دفع می نمایند. ابتلای انسان از طریق خوردن آب و غذای آلوده با ادرار موشها یا آب تنی در آبهای آلوده می باشد [۶۴-۴۰]. جهت بررسی شیوع عفونت لپتوسپیروزیس در مطالعه‌ای در سال ۲۰۰۳، از ۱۸۱ راس گوسفند ماده در اهواز نمونه خون تهیه شد. نتایج آزمایشات وجود آتسی- بادی علیه ۱ یا بیشتر از ۱ سرووار (serovar) را در ۲۷ گوسفند (۱۴/۹ درصد) نشان داد. نتیجه این تحقیق هم‌چنین شیوع عفونت لپتوسپیرایی در گلهای گوسفندان را نشان می دهد [۶۵]. در مطالعه دیگری در سال ۲۰۰۳، ۴۰۰ نمونه خون انسانی از مناطق قبیله ای خراسان و کوهنگ در نواحی مرکزی غربی ایران جمع‌آوری شد که در این میان ۱۹۴ نمونه (۴۸/۵ درصد) آلوده به سرووارهای مختلف لپتوسپیرا گزارش شدند [۶۶]. در مطالعه‌ای در سال ۲۰۰۷، ۱۱۹ نمونه خون انسانی مشکوک به لپتوسپیروزیس از بخش‌های مختلف استان مازندران جمع‌آوری شدند. نتایج آزمایشات مربوطه نشان داد که ۶۰ نمونه از ۱۱۹ نمونه (۵۰/۴ درصد) آلوده به عفونت لپتوسپیرایی بودند [۶۷].

بیماری‌های ریکتزاپی تب کیو (Q Fever)

تب کیو به وسیله باکتری گرم منفی کوچک درون سلولی اجباری به نام کوکسیلا بورنی (Coxiella burnetii) ایجاد می- شود. نشخوار کنندگان اهلی شامل گاو، گوسفند و بز مخازن اولیه باکتری برای ایجاد عفونت انسانی به شمار می‌روند. انتقال عفونت به انسان از طریق استنشاق آثروسل‌های آلوهه است، ولی ممکن است بعد از مصرف محصولات لبنی و شیر خام آلوهه نیز اتفاق بیفتد. باکتری بر روی بندپایان، حیوانات اهلی خانگی، پستانداران وحشی و انسان اثر می‌گذارد [۶۹، ۶۸]. کنه‌های آلوهه ممکن است نقش مهمی را در انتقال باکتری در میان مهره داران وحشی به‌ویژه جوندگان، پستانداران جونده (Lagomorph) و پرندگان وحشی ایفا کنند [۷۰]. در سال ۲۰۱۰ مجموعاً ۲۹۶ نمونه شیر بز از مزارع پرورش بز در استان‌های فارس، قم، کرمان، خوزستان و یزد جمع‌آوری شد. در نهایت ۶ مورد از ۲۹۶ نمونه (۲ درصد) که مربوط به استان‌های فارس، خوزستان و یزد بوده‌اند مثبت گزارش شدند [۶۹]. در مطالعه دیگری از Rahimi در سال ۲۰۱۰، از ۳۷۶

رفته و پاتوژن انحصاری انسان می‌باشد. از ۱۰۸۴ نمونه ارسالی از نازال و نازوفارنکس بیماران مشکوک به سیاه سرفه از ۲۹ استان مختلف به انسستیتو پاستور ایران طی سال‌های ۸۸ و ۸۹ نمونه (۱/۱ درصد) مثبت گزارش شدند. نمونه‌های مثبت از استان‌های مازندران، خراسان رضوی، تهران، آذربایجان شرقی و خوزستان جدا شدند [۵۷].

تب‌های ناشی از گاز گرفتن موش یا سودوکو (Rat bite fever or Sudoku)

این بیماری شبیه به تب‌های باز گرد می‌باشد و عامل آن اسپیریلوم مینوس (*Spirillum minus*) می‌باشد. شروع آن با تب و لرز بوده که چند روز ادامه می‌یابد. در هفت‌ها و ماه‌های بعد مجدداً این تب بازگشت می‌نماید. در موارد درمان شده ممکن است مرگ و میر به ده درصد برسد [۱۶]. جوندگان از مخازن مهم بیماری محسوب می‌شوند [۸]. طبق مطالعات صورت گرفته تا کنون موردی از بیماری در ایران گزارش نشده است [۵۸-۸].

سل

این بیماری توسط باسیل‌های مقاوم به اسید جنس مایکو- باکتریوم ایجاد می‌شود. طیف وسیعی از موجودات زنده شامل انسان، نشخوارکنندگان، گوشتخواران، پرندهای و حتی جوندگان به جنس مایکوباكتریوم حساس‌اند [۵۹]. در تحقیق Namaei در سال ۲۰۰۶، از ۱۰۵ ایزوله مورد آزمایش مربوط به بیماران مبتلا به سل در کشور جهت بررسی مقاومت دارویی سویه‌های مایکوباكتریوم مقاوم به دارو، ۳۱ مورد (۲۹/۵ درصد) حداقل به یک یا بیش از یک دارو مقاوم گزارش شدند [۶۰]. در مطالعه دیگری در سال ۲۰۰۷، ۱۰۰۰ راس بز از رسته‌های شهرستان سندج به‌طور تصادفی جهت بررسی حضور مایکوباكتریوم انتخاب شدند. در این میان در بین ۱۱ راس بز که واکنش مثبت یا مشکوک نسبت به آزمایشات شناسایی گونه‌های مایکوباكتریوم نشان دادند یک راس از لحظ وجود باکتری مثبت تشخیص داده شد [۵۹]. مطالعه‌ای دیگری نیز توسط Hashemi در طی سال‌های ۲۰۰۲ تا ۲۰۰۸ بر روی بیماران مبتلا به سل بسترهای شده در بیمارستان امام خمینی تهران انجام شد که هدف آن بررسی فاکتورهای مرتبط با کشت خون مثبت از باکتری توبرکلوزیس در این بیماران بوده است. از ۹۶ بیمار مبتلا به سل، ۵۰ نفر (۵۲ درصد) زن بوده‌اند. ۳۹ بیمار سابقه سندروم‌های بازدارنده سیستم ایمنی شامل کیستیک فایبروتیک (۱۲ مورد)، انسداد ریوی مزمن (۷ مورد)، تومور بدخیم (۳ مورد)، دیابت (۵ مورد)، برونتیت (۵ مورد) و ایدز (۷ مورد) را داشته‌اند. بیشترین تعداد مبتلایان بین سنین ۵۰-۶۰ سال و برابر با ۴۷ نفر (۴۹ درصد) بوده‌اند [۶۱].

تغذیه می‌کنند از راه خراش حاصل در محل نیش و انتقال آن به مخاط بینی، چشم و شاید دهان ایجاد می‌شود. این بیماری هم به صورت سرولوژی و هم به صورت جداسازی عامل بیماری از مغز موش صحرائی، در ایران مورد شناسایی قرار گرفته است [۷۵].

بیماری‌های اسپیروکتی

(Tick-borne relapsing fever) تب بازگرد اندمیک یا تب راجعه کنه‌ای (Tick-borne relapsing fever) تب راجعه بیماری حاد عفونی است که توسط اسپیروکت‌هایی از جنس بورلیا ایجاد می‌شود. بیماری بورلیوز به دو نوع کنه‌ای و شبیه تقسیم می‌گردد. نوع کنه‌ای بیماری شایع‌ترین نوع تب راجعه در ایران می‌باشد. از میان ۴ نوع بورلیای موجود، در ایران شامل بورلیا پرسیکا، بورلیا لیشیوی، بورلیا میکروتی و بورلیا بالتسازاری، دو نوع بورلیا پرسیکا و بورلیا بالتسازاری از خون بیماران مبتلا به این بیماری جدا شده است. مخازن انگل در کانون اندمیک جوندگان وحشی و کنه‌های نرم می‌باشند و میزان اصلی تب راجعه اندمیک را جوندگان وحشی تشکیل می‌دهند [۱۱]. یک مورد ابتلا به بیماری در سال ۲۰۰۳ در یک نوجوان ۱۶ ساله در شهرستان خلخال گزارش شده است [۷۶]. طی یک بررسی که در طول سال‌های ۱۹۹۷ الی ۲۰۰۶ انجام شد، ۱۴۱۵ نمونه از کل کشور بر روی تمام کسانی که مشکوک به تب راجعه کنه‌ای بودند، تهیه شد. در این گزارش استان اردبیل بالاترین میزان مبتلایان را داشت (۶۲۵ نفر) و بعد از آن به ترتیب استان‌های همدان، زنجان، کردستان و قزوین گزارش شده‌اند [۷۷]. Pouladfar نیز در سال ۲۰۰۸ یک مورد ابتلا به بیماری را در یک نوجوان ۱۶ ساله در استان فارس گزارش نموده است [۷۸].

Lyme disease (erythema chronicum migrans) بیماری لایم یا سرخی مهاجر مزمون (erythema chronicum migrans) بیماری لایم یا سرخی مهاجر مزمون بیماری شدید و گاهای ناتوان‌کننده انسان است که عامل آن اسپیروکت بورلیا بورگدورفری (Borrelia burgdorferi) است. این بیماری بیشتر از همه‌جا در نواحی معتدل نیمکره شمالی و در چین، کشورهای ناشی از فروپاشی اتحاد جماهیر سوسیالیستی، اروپا و آمریکا گزارش شده است. در ایران گزارش‌های متناقضی در مورد بیماری وجود دارد. این بیماری توسط کنه‌های جنس ایکسودس منتقل می‌شود. مخزن این بیماری پستانداران کوچک و بزرگ مانند موش‌ها و آهوان و حیواناتی هستند که می‌توانند میزان تعداد زیادی کنه سخت باشند [۷۹-۸۴]. در سال ۲۰۰۱ پسر بچه ۹ ساله‌ای از روستایی در ورامین با علائم بیماری لایم شامل درد مفاصل در مفصل آرنج چپ به مرکز پزشکی بیماری‌های عفونی کودکان

نمونه شیر برداشت شده از گله‌های گاو و گوسفند و بز در استان چهار محال و بختیاری ۱۳ مورد (۶/۲ درصد) از نمونه‌های شیر گاو و ۱ مورد (۱/۸ درصد) از نمونه‌های شیر بز مثبت گزارش شدند [۷۱]. در تحقیق دیگری که توسط Rahimi در سال ۲۰۱۲ انجام شد، در مجموع ۳۶۹ نمونه تخم مرغ، تخم اردک و غاز و بذرچین و بوقلمون از ۱۵ روستا در استان‌های اصفهان، گیلان و مازندران از سال ۲۰۰۹ تا ۲۰۱۰ به صورت تصادفی انتخاب شدند. و جهت تعیین باکتری کوکسیلا بورنی با تست آزمایش شدند. پس از انجام آزمایشات لازم در نهایت ۲ مورد نمونه تخم مرغ و ۸ مورد نمونه تخم اردک مثبت گزارش شدند [۷۸].

تب بوتونز یا تب مدیترانه‌ای (Boutonneus or Mediterranean Fever)

تب مدیترانه فامیلی یا FMF یک بیماری التهابی و بازگشت کننده ارثی و شایع در میان مردم شرق نزدیک، عرب، ترک، ارمنی و یهودی می‌باشد. عامل بیماری *Rickettsia conorii* می‌باشد. معمول‌ترین علامت آشکار بیماری حمله شکمی همراه با تب و معمولاً در دنیاک است که ۹۰ درصد از بیماران آن را تجربه می‌کنند و در ۶۸ درصد از آن‌ها با علامت است. در این بیماری سگ، جوندگان وحشی و پستانداران دیگر به عنوان مخزن شناسایی شده‌اند [۸]. در تحقیق Nakhaei و همکاران در سال ۲۰۰۵ یک نوزاد ۲۰ ماهه با حمله‌های بازگشت کننده، درد شکم و تب از ۴ ماهه تولد مشکوک به بیماری مورد آزمایش قرار گرفت که در نهایت آنالیز ملکولی وجود بیماری FMF را تایید کرد [۷۲]. در تحقیق Mobini و همکاران در سال ۲۰۱۱ انجام آزمایشات لازم ملکولی در یک جوان ۲۷ ساله از استان مازندران با حمله‌های تب، خنکی بدن و درد مفاصل وجود بیماری FMF را تایید کرد [۷۳]. در تحقیق Nobakht و همکاران در سال ۲۰۱۱ نیز، ۴۴ بیمار اردبیلی مبتلا به بیماری FMF با علائم بارز درد شکم و تب بیماران شناسایی شدند [۷۴].

تیفوس موشی (Murine Typhus)

این بیماری که در حقیقت بیماری موش‌ها است گاهی بوسیله کک موش به انسان سرایت می‌کند. عامل بیماری Rickettsia mosseri موزری یا ریکتزا تیفی *Rickettsia mosseri* نامیده می‌شود. عامل بیماری در طبیعت در بدن موش‌ها نگهداری شده و بوسیله بعضی از بندپایان از موشی به موش دیگر انتقال یافته و بوسیله مدفوع بعضی از کک‌ها به انسان منتقل می‌گردد. کک‌های پولکس ابریتانس، نوزوپسیلوس فاسیاتوس، کتنوفاللوس فلیس، اکید نوفا گالیناسه توانته‌اند به طور آزمایشی بیماری را منتقل کنند. آسودگی در انسان بوسیله ورود مدفوع کک‌هایی که از موش‌های آلوده

توجه به وجود عفونت در ۲۳ استان از ۳۰ استان کشور در سال ۲۰۰۰، سیستان و بلوچستان بیشترین میزان آلودگی و عفونت را به خود اختصاص داده است که علت آن همسایگی با کشورهای پاکستان و افغانستان است که آلودگی در آنها به صورت اندامیک گزارش شده است [۹۶]. در تحقیق Chinikar و همکاران در سال ۲۰۰۴، در نمونه گرفته شده از یک قصاب مشکوک به بیماری در سیستان و بلوچستان، پس از انجام آزمایشات لازم وجود ویروس تب خونریزی دهنده کریمه کنگو در فرد بیمار تایید گردید [۹۷]. با توجه به مطالعات انجام شده تاکنون گزارشی از انتقال این بیماری به انسان از طریق موش‌ها گزارش نشده است.

Tick-borne Encephalitis (TBE)

انسفالیت شرقی دور (Far Eastern TBE)، انسفالیت بهار-تابستانه روسی (Spring-summer encephalitis)، انسفالیت اروپای مرکزی (Central European TBE)، متنگو انسفالیت دو فازی (biphasic meningoencephalitis) یا بیماری شیری دو فازی (diphasic milk) نیز نامیده می‌شوند. انتقال بیماری به انسان از طریق گزش کنه‌های آلوده یا به‌وسیله له شدن کنه‌های آلوده بر روی پوست‌های خراشیده شده اتفاق می‌افتد. انتقال عفونت هم‌چنین از طریق مصرف شیر خام یا محصولات لبنی غیر پاستوریزه و معمولاً از طریق موش‌های شب‌گرد اتفاق می‌افتد. عفونت طبیعی در ۱۶ گونه از کنه‌های اگزوویده یافت شده است. میزان مهمنمایی بیماری نیز جوچه تیغی، موش شب‌گرد و موش ولگرد می‌باشد [۵۸]. طبق مطالعات صورت گرفته تاکنون موردی از بیماری در ایران گزارش نشده است [۵۸،۵۹].

تب سیندیس (Sindbis Fever)

این بیماری ناشی از ویروس سیندیس متعلق به جنس آلفا ویروس از خانواده توگاویریده می‌باشد و با بیماری آنسفالیت اسبی غربی بسیار مرتبط می‌باشد. دوره کمون بیماری کمتر از یک هفته است و علامت بیماری شامل تب، سردرد، جوش پوستی و درد مفاصل می‌باشد. این ویروس در بخش‌های مختلف مدیترانه شرقی یافت شده است. موارد کشنده‌ای از بیماری تاکنون گزارش نشده است. گونه‌های مختلفی از مهره داران خانگی و وحشی مشکوک به ویروس سیندیس می‌باشد. پرنده‌گان خانگی و وحشی به عنوان مخزن اصلی بیماری محسوب می‌شوند. پرنده‌های تغذیه کننده از پشه‌های جنس کولکس به عنوان ناقل ویروس سیندیس در عفونت‌های انسانی و ایدمی‌های دائمی معرفی شده‌اند. گونه‌های پشه آندس هم به عنوان میزان بیماری یافت شده‌اند، اما به میزان بسیار کمتر از پشه‌های کولکس ولی به آسانی از پرنده‌گان و انسان

در تهران مراجعه نمود، پس از انجام آزمایشات لازم بیماری لایم در وی تایید گردید [۸۵].

بیماری‌های ویروسی هاری (Rabies)

یکی از بیماری‌هایی که امکان انتقال به انسان توسط جوندگان وجود دارد، هاری است. بیماری هاری یک آنسفالیت ویروسی کشنده حاد کشنده مشترک بین انسان و انواع پستانداران می‌باشد. انتقال بیماری هاری به انسان و اغلب به‌دبیال گزش حیوان مبتلا و آلوده شدن جراحات حاصله با ویروس هاری صورت می‌گیرد [۸۰-۸۶]. در مطالعه‌ای که توسط Esfandiari و همکاران در سال ۲۰۰۹ تا ۲۰۰۴ انجام شد، تعداد موارد حیوان گزیدگی در کشور در سال ۲۰۰۴، ۱۴ مورد از ۳۱ نمونه مورد بررسی، در سال ۲۰۰۵، ۲۰ مورد از ۲۶ مورد، در سال ۲۰۰۶ مورد از ۵۶ مورد، در سال ۲۰۰۷، ۲۰ مورد از ۳۷ مورد، در سال ۲۰۰۸، ۱۸ مورد از ۲۴ مورد و در سال ۲۰۰۹، ۹ مورد از ۱۶ مورد بررسی شده گزارش شده است [۹۱]. موارد هاری و حیوان گزیدگی در شمال ایران در سال ۲۰۱۰، ۱۴ مورد مرد (۶۳/۶۳) در صد) و ۸ مورد زن (۳۶/۳۷ در صد) یعنی در مجموع ۲۲ مورد گزارش شده است. حیوان گزیدگی توسط سگ‌های ولگرد، گرگ، شغال و سنجاب صورت گرفته بود [۸۷]. بر اساس مطالعات انجام شده تاکنون موردی از انتقال بیماری هاری از طریق موش به انسان گزارش نگردیده است.

تب‌های خونریزی دهنده (Hemorrhagic fevers)

تب‌های خونریزی دهنده ویروسی مجموعه‌ای از یافته‌های ناشی از ناپایداری عروقی و کاهش یکپارچگی دیسواره‌ی عروق می‌باشد. آسیب مستقیم یا غیر مستقیم به عروق ریز منجر به افزایش نفوذپذیری و خونریزی منطقه‌ای می‌شود؛ به‌خصوص در مواردی که عملکرد پلاکتی مختل است. ویروس عامل بیماری در گونه‌های مختلف پستانداران کوچک شامل خرگوش صحرایی، جوچه تیغی و جوندگان یافت می‌شود [۵۸]. از عمدۀ ترین تب‌های خونریزی دهنده آرژانتین، تب خونریزی دهنده بولیویائی، سندروم کلیوی هانتاویروس‌ها و سندروم قلبی‌ریوی هانتاویروس‌ها اشاره کرد [۹۴،۹۲]. پس از بررسی شیوع بیماری در استان چهار محال و بختیاری در سال ۱۹۹۹ نقشه مناطق شایع بیماری در ایران تهیه شد. بر اساس یافته‌ها ۲۴ استان کشور آلوده گزارش شدند که در این میان ۳ استان سیستان و بلوچستان، اصفهان و فارس به ترتیب بیشترین نرخ عفونت را به خود اختصاص دادند [۹۵]. با

۲۰۰۳ تا سال ۲۰۰۵ بر روی ۲۰۰ بیمار مشکوک به درماتوفیتوزیس در شهرستان بابل انجام شد، پس از انجام آزمایشات لازم عفونت قارچی درماتوفیتوزیس تایید شد [۱۰۲]. در طی یک بررسی ۵ ساله از سال ۲۰۰۳ تا ۲۰۰۷ بر روی ۱۰۸ بیمار مشکوک از لحاظ بالینی به درماتوفیتوزیس در شهرستان گرگان، ۳۵۱ نمونه از ۱۱۰۸ نمونه برداشت شده (۳۱/۶ درصد) مثبت گزارش شدند [۱۰۳]. در مطالعه دیگری که در طی سال‌های ۲۰۰۷ تا ۲۰۰۸ بر روی ۲۹۴ بیمار آزمایشات مستقیم و کشت، ۱۷۲ نفر (۵۸/۵ درصد) مثبت گزارش شدند [۱۰۴].

بیماری‌های انگلی

تریشینلوز (Trichinellosis)

بیماری تریشینلوز در اثر آلودگی به تریشینلا اسپیرالیس (*Trichinella spiralis*) ایجاد شده و عامل بیماری کرم کوچکی از گروه نماتودها است. معمولاً انسان با خوردن گوشت خام یا خوب پخته نشده آلوده به تریشینلا بیمار می‌شود. در شرایط طبیعی معمولاً آلودگی به طور مداوم بین گوشت جوندگان و خوک برقرار است. خوک‌ها وقتی از پس مانده‌های غذایی یا از موش‌های آلوده تغذیه نمایند، مبتلا می‌گردند. موش‌ها نیز از خوردن گوشت خوک به علت همنوع خواری آلوده می‌شوند [۱۰۵]. بیماری در کشورهایی چون بلغارستان، رومانی، یوگوسلاوی، لیتوانی، روسیه، چین، آرژانتین و مکزیک گزارش شده است [۹۰]. در سال ۲۰۰۰ یک سگ ولگرد آلوده به انگل تریشینلا اسپیرالیس در میان ۷۵ سگ مورد بررسی در اصفهان گزارش شد [۷۹]. اخیراً با استفاده از روش‌های مولکولی یک مورد تریشینلوزیس در خانواده‌ای در تهران شناسایی شد. این خانواده گوشت گراز نر آلوده به تریشینلا را مصرف کرده بودند [۴].

لیشماینیوز جلدی روس‌تایی (Leishmaniasis)

موش‌های صحرایی از خانواده ژریبلده یعنی رومبومیس اپیموس مخزن اصلی و مربیونس لپیکوس مخزن دست دوم بیماری در آسیای میانه شناخته شده‌اند. هم‌چنین، فلوبوتوموس پاپاتاسی نقش مهمی را در برقراری و انتقال بیماری از جوندگان به انسان ایفا می‌نماید. آلودگی در گوش و گاهی در پوزه موش دیده می‌شود. در بعضی نقاط آلودگی به موش‌ها زیاد است و موش‌ها با پراکندگی زیاد خود نیز با درصد آلودگی زیاد سبب برقراری بیماری به صورت کانون طبیعی در یک منطقه می‌شوند و به علاوه لانه رومبومیس معمولاً خیلی عمیق کنده می‌شود و می‌تواند در

تغذیه می‌کنند و ممکن است ناقلين مهمی در ارتباط با سیکل همه گیری بیماری در دام‌ها یا عفونت انسانی باشد [۵۸]. جوندگان (موش‌ها و موش‌های صحرائی) به ندرت جزو مخازن بیماری یافت می‌شوند. ویروس سیندیس در ایران نیز گزارش شده است [۹۸]. بر طبق مطالعات انجام شده تاکنون موردی از انتقال بیماری از طریق موش به انسان گزارش نگردیده است.

بیماری‌های قارچی

هیستوپلاسموزیس (Histoplasmosis)

پاتوزن ایجاد کننده بیماری، قارچی است به نام هیستوپلاسمما کپسولاتم که در مناطق اندمیک دیده شده است. ایران جزو مناطق غیراندمیک بیماری می‌باشد. عفونت به ندرت تشخیص داده شده و اغلب نیازمند به درمان نمی‌باشد. اگرچه در بیماران مبتلا به نقص سیستم ایمنی بدن ممکن است کشنده باشد. جوندگان جزو مخازن مهم بیماری شناسایی شده‌اند. در سال ۲۰۰۳ فرد ۴۲ ساله‌ای با علائم زکام، درد مفاصل و تب طولانی مدت به مرکزی درمانی مراجعه نمود که آزمایشات لازم، عفونت قارچی هیستوپلاسمما کپسولاتم را در خون وی تایید کرد [۹۹].

اسپوروترویکوزیس (Sporotrichosis)

اسپوروترویکوزیس یک عفونت گرانولوماتوز در انسان‌ها و نیز در محدوده وسیعی از حیوانات وحشی و خانگی می‌باشد که به وسیله قارچ اسپوروترویکس شنکنی (*Sporotrix schenckii*) ایجاد می‌شود. جوندگان به عنوان مخازن بیماری شناخته شده‌اند. عفونت در صورت وجود خراش‌ها و جراحات پوستی در بدن و ورود قارچ اسپوروترویکس شنکنی از طریق تماس پوستی با خاک یا دیگر مواد آلی آلوده ایجاد می‌شود. بیماری به طور گسترده‌ای به شکل اندمیک در آمریکای جنوبی دیده شده است [۱۰۱، ۱۰۰]. در مطالعه‌ای در تبریز، پس از بررسی علائم بیماری و انجام آزمایشات لازم بر روی مرد گلفروش و باغبان ۲۳ ساله‌ای که با علائم مشکوک به اسپوروترویکوزیس در بخش قارچ شناسی دانشکده پزشکی دانشگاه علوم پزشکی تبریز پذیرش شده بود، عفونت قارچی اسپوروترویکوزیس تشخیص داده شد [۱۰۰].

درماتوفیتوزیس (Dermatophytosis)

عفونت درماتوفیت، عفونت قارچی بافت‌های کراتینه نظر ناخن، مو و قشر پوست می‌باشد. گونه‌های حیوان دوست (*T. verrucosum*), (*Microsporum canis*) و (*M. mentagrophytes*) مهمترین درماتوفیت‌های عامل مسبب تینه‌آ در ایران هستند و گاو، سگ، گربه، جوندگان و دیگر حیوانات به عنوان مخازن بیماری شناسایی شده‌اند [۸]. در مطالعه‌ای که از سال

کرپتوسپوریدیوم گزارش شدند [۱۱۶]. از ۷۹۴ نمونه مذکور جمع-آوری شده از کودکان مبتلا به اسهال در شهر تهران از سال ۲۰۰۵ الی ۲۰۰۷، ۱۹ نمونه حاوی اووسسیست کرپتوسپوریدیوم گزارش شدند [۱۱۷].

Rat tape worm یا هایمنو لیپازیس (Hymenolepasis Haimenolepis nana) یک کرم نواری معمول انسان است که در روده کوچک موش‌های صحرائی، موش و انسان یافت می‌شود. عفونت انسانی با هایمنولیپیس دایمنوتا (*Hymenolepis diminuta*) یا کرم نواری موش در اثر بلع تصادفی حشراتی چون کک‌های نابالغ، سوسک، کرم‌های آرد بلغور و سوسک حمام که مرحله کیستی سرکوئید (cysticercoid) انگل را حمل می‌کنند، ایجاد می‌شود. وقتی جوندگان و به ندرت انسان از حشرات آلدود تغذیه کنند، لارو در روده کوچک به یک کرم نواری بالغ تبدیل می‌شود [۱۱۸]. یک کودک ۱۶ ماهه که با علائم اسهال و گهگاهی استفراغ در بیمارستانی در تهران بستری شد، پس از انجام آزمایش مذکور، تخم کرم نواری هایمنولیپیس دایمنوتا در مذکور وی یافت شد [۱۱۸]. در بعضی از بخش‌های ایران شیوع بیماری انگلی در راتوس نوروزیکوس و مربیونس پرسیکوس به ترتیب ۱۱ درصد و ۳۸/۸ درصد گزارش شده است [۱۱۹]. در ایران شایع‌ترین منطقه عفونت کرمی هایمنولیپیزیس انسانی در خوزستان و با نرخ شیوع ۳۱۵/۸ گزارش شده است [۱۲۰]. در تحقیقی که در سال ۲۰۰۰ بر روی ۱۲۰ سر موش وحشی و خانگی صید شده در شهر کاشان از لحاظ وجود کرم‌های انگلی انجام شد، ۶۸ سر موش ۵۶/۷ درصد آلدود به کرم‌های روده‌ای گزارش شدند. در این میان کرم‌های روده‌ای هایمنولیپیس دایمنوتا و هایمنولیپیس نانا نیز شناسایی شدند [۱۲۱].

بازیوزیس (Babesiosis)

بازیوزیس یک بیماری تک‌یاخته‌ای هماتوپارازیت (haemoparasitic) منتقله از طریق کنه می‌باشد. شیوع و مرگ و میر بالای بیماری این عامل را مسئول خسارت‌های اقتصادی بالا در صنعت جهانی پرورش و فروش چهارپایان اهلی کرده است. ۶ گونه مختلف از بازیزا (*Babesia*) شناسایی شده‌اند که گوسفتند و بزر را آلدود می‌کنند [۱۲۲]. گاو و جوندگان وحشی به عنوان مخازن بیماری شناسایی شده‌اند [۸]. نتایج آزمایشات انجام شده بر روی ۴۰۰ راس گوسفتند در شمال ایران که به طور تصادفی جمع-آوری شده و از لحاظ وجود عامل بیماری مورد آزمایش قرار گرفتند، آلدودگی ۲۸ نمونه خون را به *B. ovis* نشان دادند [۱۲۲].

عمق خود محل زاد و ولد مناسبی برای پشه خاکی باشد. به همین دلیل بیماری لیشمایوز جلدی روستایی در منطقه انتشار رومبومیس تقریباً همیشه با این جوندگان همراه است [۱۱، ۲۱، ۴۵، ۴۶، ۴۷].

توکسoplasmozیس (Toxoplasmosis)

توکسoplasmozیس عفونتی منتشر در جهان به واسطه تک‌یاخته درون سلولی توکسoplasmما گوندی است. جوندگان کوچک نقش مهمی در چرخه زندگی توکسoplasmما گوندی بازی می‌کنند و به عنوان یکی از عوامل آلدود شدن گربه‌های اهلی و وحشی مطرح‌اند. در برخی نقاط جهان میزان آلدودگی به توکسoplasmما گوندی در جوندگان کوچک تا ۷۳ درصد گزارش شده است. عفونت در جوندگان با بلع خاک، سبزی یا آب آلدود به کیست رخ می‌دهد [۱۱۰، ۱۱۰]. در بررسی که توسط Raeghi از سال ۲۰۰۸ تا ۲۰۱۰ در ارومیه انجام شد، شیوع توکسoplasmما گوندی در ۱۳۰ گربه خانگی و ولگرد مورد بررسی ۳۵/۳۸ درصد گزارش شده است [۱۱۱]. در مطالعه دیگری که در سال ۲۰۱۰ در اصفهان انجام شد، شیوع توکسoplasmما گوندی در میان ۵۱۹ نمونه سرمی جمع آوری شده ۲۴۸ مورد (۴۱/۴ درصد) گزارش شده است [۱۱۲]. در تحقیق دیگری که در سال ۲۰۰۶ بر روی زنان باردار در زاهدان انجام شد، ۱۵ نفر از ۵۴ نمونه انسانی مورد بررسی (۲۷ درصد) مثبت گزارش شدند [۱۱۳]. بر طبق مطالعات صورت گرفته تاکنون موردی از انتقال بیماری از طریق موش به انسان گزارش نگردیده است.

کرپتوسپوریدیوزیس (Cryptosporidiosis)

عامل بیماری انگلی است به نام کرپتوسپوریدیوم پارووم که یک انگل تک‌یاخته شایع در سراسر جهان است و می‌تواند انسان و حیوان را آلدود کند. بعضی از آها ممکن است جوندگان و نشخوار کنندگان را به عنوان میزان آلدود کنند؛ در حالی که گونه‌های دیگر ممکن است میزان‌های کمتر و یا حتی تنها یک نوع میزان داشته باشند. این انگل به عنوان یک پاتogen منتقله از طریق آب تلقی می‌شود که می‌تواند به وسیله آب آشامیدنی به انسان منتقل شود. انتقال از انسان به انسان نیز به اثبات شده است [۱۱۴، ۱۱۵]. در مطالعه Bahrami در سال ۷۷، ۲۰۱۲ موش صحرائی وحشی از نواحی مختلف تهران شکار شدند و از نظر وجود انگل کرپتوسپوریدیوم مورد آزمایش قرار گرفتند. بعد از انجام تست PCR، ۲۱ مورد از نمونه‌ها (۲۷/۳ درصد) مثبت گزارش شدند [۱۱۴]. در تحقیق دیگری، از ۷۵ شترمرغ انتخاب شده از ۶ مزرعه پرورش شترمرغ در شیراز نمونه مذکور تهیه شد و مورد آزمایش قرار گرفت که از این تعداد، ۲۱ نمونه حاوی اووسسیست

خارش و درد شکم بسته شد. بعد از انجام بررسی‌ها و آزمایشات لازم عفونت کرمی کلونوروکیازیس در وی تایید شد [۱۲۷].
کنترل موش‌ها

عوامل مهم در مبارزه با موش‌ها شامل تعیین نوع موش، فصل مبارزه و محل زندگی موش‌ها می‌باشد. انواع روش‌های مبارزه با موش‌ها شامل روش‌های فیزیکی، مکانیکی، شیمیایی، غیر شیمیایی و بیولوژیکی می‌باشد. روش مکانیکی مبارزه با موش‌ها تله گذاری و روش فیزیکی استفاده از حصار الکتریکی و همچنین استفاده از امواج مافوق صوت می‌باشد. معمول‌ترین روش‌های شیمیایی در مبارزه با جوندگان شامل استفاده از طعمه مسموم، استفاده از سموم تدخینی و گازدهی و استفاده از مواد دور کننده می‌باشد. به طور کلی از نظر نحوه اثر طعمه‌های مورد استفاده در مبارزه با جوندگان به دو گروه سموم ضد انعقادی و غیر ضد انعقادی و از نظر میزان به دو دسته یکبار تغذیه (single-feeding) و چند بار تغذیه (multiple-feeding) تقسیم می‌شوند. سموم تدخینی و گازدهی روش دیگر مبارزه شیمیایی است. از این روش در کشتی‌ها انبارها و سایر اماکنی که مسدود نمودن کامل آنها و جود دارد استفاده می‌شود. در زمان گازدهی محل باقیتی خالی از افراد و حیوانات غیر هدف باشد. در این روش مبارزه از گازهای متبل برآماید فسفید هیدروژن و مونو و دی اکسید کربن استفاده می‌شود. نکته قابل توجه این است که استفاده از سم برای کشتن موش‌ها باعث آلودگی محیط می‌شود و حتی ممکن است پرندگان را نیز مسموم کند. همچنین، امکان آلودگی آب‌های زیرزمینی نیز وجود دارد. از سوی دیگر کارشناسان تغذیه می‌گویند سمی که برای کشتن موش‌ها به کار برده می‌شود با خوردن ویتامین K که در کاهو یافت می‌شود و به وفور در دسترس موش‌ها قرار دارد، خشی می‌شود. استفاده از مواد دور کننده روش مناسبی است و می‌تواند در موارد مشخصی به کار رود. این مواد به منظور دور نمودن جوندگان از مناطق حساس به کار می‌روند. تیرام و سیکلوهگزان از جمله دور کننده‌های پر مصرف‌اند که مالیدن آنها به دستگاه‌های حساس و کابل‌های برق و مخابراتی مانع از جویده شدن آنها توسط جوندگان می‌شود [۱۲۸، ۱۲۹]. روش‌های غیر شیمیایی مبارزه با موش‌ها شامل حذف غذا، آب و پناهگاه، باز سازی بناها و نفوذ ناپذیر نمودن آنها در مقابل موش می‌باشد. روش بیولوژیکی مبارزه یا استفاده از دشمنان طبیعی موش‌ها به ویژه در مناطق غیر مسکونی بسیار ارزشمند است و بدون آلوده کردن محیط زیست می‌تواند کاربرد گسترده داشته باشد؛ ولی شرط نخست آن است که این عوامل بیولوژیکی در هر محیط شناسایی و مورد حمایت قرار گیرند. دشمنان طبیعی موش‌ها

در مطالعه دیگری در سال ۲۰۱۰، مشاهده میکروسکوپی ۱۵۴ نمونه خون جمع‌آوری شده از گوسفندان ۶ استان مختلف پرورش گوسفند شامل استان‌های آذربایجان شرقی، آذربایجان غربی، خوزستان، خراسان شمالی، ایلام و مرکزی، حضور عامل بیماری را در ۳۸ نمونه (۲۴ درصد) تایید نمود [۱۲۴].

کاپیلاریازیس (Capillariasis)

کاپیلاریازیس یک عفونت انسانی مشترک بین انسان و حیوان است که به وسیله نماتودهای روده‌ای جنس کاپیلاریا ایجاد می‌شود. گونه‌های عفونت‌زای انسانی شامل *Capillaria* و *Capillaria hepatica philippiensis* و *C. philippiensis aerophilic* می‌باشد که *C. philippiensis aerophilic* آشکار مشترک بین انسان و حیوان است. پرندگان ماهی خوار میزبان و مخزن بیماری هستند. ماهی انگل را از مدفوع پرنده آلوده یا از طریق تخلیه مدفوع آلوده از انسان به آب دریافت می‌کند. انسان با خوردن ماهی‌های کوچک نیم پز یا خام آب‌های شیرین مبتلا می‌شود. اولین مورد عفونت از فیلپین و تایلند و پس از آن از اندونزی، ایران، ژاپن، تایوان و هند گزارش شد [۱۲۵]. جوندگان و دیگر حیوانات اهلی و وحشی نیز به عنوان مخازن بیماری شناسایی شده‌اند [۸]. دو ماهی پرورشی دیسکاس از دو مرکز پرورش ماهی مختلف با عالم کم اشتهاهی، کاهش وزن، تیرگی و مردگی پوست به آزمایشگاه مربوط به بیماری‌های آبی دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران ارجاع داده شدند. پس از انجام بررسی‌های لازم، گونه‌های *Capillaria* در روده ماهی‌ها شناسایی شدند [۱۲۶].

کلونورکیازیس (Clonorchiasis)

عفونت کلونوروکیازیس یا کرم کبد چینی (آسیایی) در میان پستانداران ماهی خوار آسیای جنوب شرقی اندامیک است. شیوع عفونت انسانی در چین، ویتنام و کره شایع است. بعضی از این کرم‌ها در کشورهای همسایه ایران مثل ترکیه، هند و بخش‌های جنوبی روسیه دیده شده‌اند. ایران جزو مناطق اندامیک بیماری نمی‌باشد. عفونت کرم کبد در اثر مصرف ماهی‌های آلوده به متاسفر کرم در آب‌های شیرین ایجاد می‌شود. عفونت کلونورکیازیس با منبع Clonorchis sinensis چینی یا آسیایی در میان پستانداران ماهی خوار جنوب شرقی آسیا به صورت اندامیک دیده می‌شود. میزبان معمول تر ماتود *Clonorchis sinensis*، ماهی‌ها و حلزون‌های آب‌های شیرین هستند. سایر میزبان‌های محدود، سگ، گربه، موش صحرائی، خوک، شتر، بوفالو، گورکن، و راسو می‌باشند. انسان میزبان تصادفی است و شیوع عفونت انسانی در چین، ویتنام و کره شایع‌تر است [۱۲۷]. در تحقیقی در سال ۲۰۰۷، یک زن ۵۵ ساله از بندر گناوه (جنوب ایران) با سابقه ۱ ماه یرقان،

زمینه بینش علمی و تجربی مجریان طرح‌های ریشه کنی از اهمیت خاصی برخوردار می‌باشد. فرهنگ‌سازی بهمنظور برخورداری از حمایت‌های عمومی، جمع‌آوری اطلاعات ضروری از مناطقی که با مشکل موش‌ها و بیماری‌های منتقله از آنها مواجه‌اند، تعیین نوع و میزان آلودگی و انتخاب کارآمدترین روش مبارزه به عنوان ضامن اجرای موقیت‌آمیز عملیات مبارزه و ریشه‌کنی باید مورد توجه قرار گیرند.

نتیجه‌گیری

با توجه به گوناگونی اقلیمی گستره در ایران و فراوانی گونه‌های مختلف موش‌های اهلی و وحشی در کشور، مطالعه مستمر آنها بهمنظور نظارت بر وضعیت تحرک، جابجایی و تنوع موش‌ها ضروری است. مطالعه مداوم اکتوپارازیت‌ها و اندوپارازیت‌ها و سایر عوامل میکروبی این جانوران بهمنظور پیشگیری و کنترل بیماری‌های قابل انتقال از آنها از اهمیت ویژه برخوردار است. شناسایی زیستگاه‌ها و ترکیب فونستیک این جانوران همواره باید مورد توجه قرار گیرد. شناسایی زیستگاه‌ها و ترکیب فونستیک می‌تواند راه کارهای کنترل این جانوران را آسان‌تر نماید. انجام مطالعه با استفاده از روش‌های نوین تشخیصی برای ترکیب گونه‌ای و هم‌چنین تشخیص عوامل میکروبی به‌خصوص انجام مطالعات ملکولی مفید است. مطالعه منطقه‌ای بهمنظور تعیین وضعیت خطر، از نظر انتقال بیماری‌های منتقله به‌وسیله موش‌ها و افزایش آگاهی مردم محلی از طریق رسانه‌های موثر در مورد آثار زیان‌بار این جانوران نیز توصیه می‌گردد.

تشکر و قدردانی

نویسنده‌گان این مقاله از ریاست محترم دانشکده بهداشت به خاطر مساعدت و همکاری ایشان قدردانی می‌نمایند.

References:

- [1] Azizi K, Davari B, Kalantari M, Fekri S. Gerbillid Rodents Fauna (Muridae: Gerbillinae) and detection of reservoir hosts(s) of Zoonotic Cutaneous Leishmaniasis using a Nested-PCR technique in Jask City in Hormozgan Province in 2008. *Sci J Kurdistan Univ Med Sci* 2011; 16(2): 66-76.
- [2] Dorodgar A, Dehghani R. A study o wild rodents fauna and their biological activities in the desert region of Kashan. *Feyz* 2000; 4(15): 56-64.
- [3] Khaghani R. The economic and health impact of rodent in urban zone and harbours and their control method. *J Artesh Univ Med Sci* 2007; 4(4): 1071-1078.
- [4] Kia E, Mirhendi H. Molecular methods in identification of a species of Trichinella obtained from Sus srofa,in Guilan caused human infection. *The 6th and 1st. Reg Cong Parasito atio.and Parasito. Dis Razai Inst.*; 2008. Tehran, Iran.
- [5] Kia EB, Moghaddas-Sani H, Hassanpoor H, Vatandoost H, Zahabiun F, Akhavan AA, et al. Ectoparasites of Rodents Captured in Bandar Abbas, Southern Iran. *Iran J Arthropod-Borne Dis* 2009; 3(2): 44-49.
- [6] Sedaghat MM, Moghaddam A Salahi. Mapping the distribution of the important rodents reservoir in Iran. *J Artesh Univ Med Sci* 2010; 8(3): 210-223.

عبارتند از سگ و گربه که میزان تاثیر آن‌ها چندان در پایین آوردن سطوح جمعیت موش‌ها مشخص نیست. از پستانداران دیگر که جوندگان را شکار می‌کنند عبارتند از: پرنده‌گان شکاری، سمور، جوجه‌تیغی و نمس هندی. مارها از دشمنان طبیعی توانند برای کنترل موش‌ها به‌ویژه انواع وحشی در مناطق غیر مسکونی محسوب می‌شوند. روش‌های دیگر مبارزه با موش‌ها مانند تغییر ماهیت باکتری‌های فلور طبیعی جوندگان توانسته‌اند تعداد زیادی از آنها را نابود کنند؛ به این صورت که باکتری‌های مفید فلور طبیعی بدن جوندگان را تحت شرایطی به باکتری‌های مضر و بیماری‌زای نابود کننده تبدیل می‌کنند [۱۲۹, ۱۲۸]. استفاده از واکسن کاهش زادآوری (Immunocontraceptive Vaccine) روشی دیگر است که در مورد کاهش جمعیت گونه‌های دیگر صورت گرفته است؛ این روش که مهار بارداری از طریق اینمی می‌باشد می‌تواند روش مناسب و قابل توجهی باشد که از طریق تجویز واکسن‌های خوراکی و تحریک سیستم ایمنی سبب نازابی جونده می‌گردد [۱۲۹, ۳].

بحث

نتایج این مطالعه که بهمنظور تعیین بیماری‌های منتقله به‌وسیله موش‌ها و پراکنده‌گی جغرافیائی آن در ایران صورت گرفته است، نشان داد که موش‌ها در کشور ما پراکنش متنوعی داشته و در شهرها و روستاهای از اهمیت ویژه برخوردارند. موش‌ها از مخازن مهم بیماری در ایران محسوب می‌شوند و کانون‌های مهم بیماری‌های منتقله از طریق موش‌ها در ایران تقریباً در تمامی شهرها و استان‌های کشور پراکنده و مشاهده شده است. در همین راستا مبحث مبارزه با موش‌ها بیش از پیش اهمیت می‌یابد. نیل به موفقیت در مبارزه با این جوندگان در گرو اخذ آگاهی‌های همه جانبه در زمینه نوع موش، عادات زندگی و تغذیه‌ای آن و چگونگی استفاده از روش‌ها و ابزارهای موجود می‌باشد که در این

- [7] Telmadarrai Z, Vatandoost H, Mohammadi S, Akhavan AA, Abai MR, Rafinejad J, et al. Determination of Rodent Ectoparasite Fauna in Sarpole-Zahab District, Kermanshah Province, Iran, 2004-2005. *Iran J Arthropod-Borne Dis* 2007; 1(1): 58-62.
- [8] Dehghani R. Health pests and Safe Control Methods of Them: 1th ed: Publications of Farmanesh and Kashan University of Medical Sciences; 2011. p. 303-386.
- [9] Pourmohammadi B, Homami S, Mansourian AA, Yasi E. Approach of cutaneous Leishmaniasis in rodents of the rural areas of Damghan, Iran. *Koomesh* 2004; 5(3): 137-42.
- [10] Dorodgar A, Asmar M, Razavi MR, Dorodgar M. Identifying the type of cutaneous leishmaniasis in patients, reservoirs and vectors by RAPD-PCR in Aran & Bidgol district of Esfahan Province during 2006-7. *Feyz* 2009; 13(2): 141-6. [in Persian]
- [11] Aghighi Z, Assmar M, Piazak N, Javadian E, Seyedi-Rashti MA, Kia EB, et al. Distribution of Soft Ticks and Their Natural Infection with Borrelia in a Focus of Relapsing Fever in Iran. *Iran J Arthropod-Borne Dis* 2007; 1(2): 14-18.
- [12] Hashemian M, Ebrahimi M. A case report of crimean congo hemorrhagic fever with brucellosis. 2010; 17(1): 63-6. [in Persian]
- [13] Esmaili R, Alhani F, Hesamzadeh A, AlizadehNavaei R, Parsaei MR. A report of 102 patients with leptospirosis in Mazandaran province between 2003 and 2008. *J Mazand Univ Med Sci* 2009; 19(72): 72-5. [in Persian]
- [14] Kaboodvandpour Sh, K-P-Leung L. Managing crop damage caused by house mice (*Mus domesticus*) in Australia. *Integrative Zoology* 2010; 1: 2-14.
- [15] Armed Forces Pest Management Board. Protection From Rodent-borne Diseases with special emphasis on occupational exposer to Hantavirus. 1999. p. 1-52.
- [16] Rasti S, Moubedi I, Dehghani R, Dorodgar A. A case report on Meggitina gerbilli in Iran. *Feyz* 2001; 5(17): 88-92.
- [17] Anonymous. Protection from Rodent-borne diseases with special emphasis on occupational exposer to Hantavirus. Technical Guide No. 41 (Armed Forces Pest Management Board, US Department of Defence, Washington. 2010: Washington.
- [18] Dehghani R, Evaluation of rodent (Rodentia: Muridae) infestation among houses in Kashan, central of Iran, (Approved Project number 8323), Archive of Deputy of research of Kashan University of medical science. 2007.
- [19] Dorodgar A, Javadian E, Dehghani R, Hoshyar H, Saiyah M. Leishmanial infection among rodents in Kashan, 1995. *Feyz* 1997; 1(2): 53-9. [in Persian]
- [20] Gholami SH, haghi F Motevali, Moabedi E, Shahabi S. Study of helminthic intestinal parasites in the rodents from the rural and central regions of Mazandaran province in the years 1997 to 1999. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2002; 12(35): 67-75.
- [21] Haghi F, Gholami S, Sharif M, Sedaghat MM, Parsi B. A Study of Rodents Ectoparasites in Sari city and central regions of Mazandaran Province in 1997-1998. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2000; 10(27): 1-8. [in Persian]
- [22] Hanafi-Bojd AA, Shahi M, Baghaji M, Shayeghi M, Razmand N, Pakari A. A Study on Rodent Ectoparasitise in Bandar Abbas: The Main Economic Southern Seaport of Iran. *Iran J Environ Health Sci Eng* 2007; 4(3): 173-6.
- [23] Karimi M, Hutterer R, Benda P, Siahzarvie R, Kerystufek B. Annotated check-list of the mammals of Iran. *Lynx (Praha)* 2008; 39(1): 63-102.
- [24] Kia EB, Homayouni MM, Farahnak A, Mohebali M, Shojai S. Study of Endoparasites of Rodents and their Zoonotic Importance In Ahvaz, South West Iran. *Iran J Publ Health* 2001; 30(1-2): 49-52.
- [25] Pakdad K, Ahmadi NA, Aminalroaya R, Piazak N, Shahmehri M. A Study on Rodent Ectoparasites in the North district of Tehran, Iran During 2007-2009. *J Paramedical Sci* 2012 3(1): 27-31.
- [26] Dehghani R, Vazirianzadeh B, Asadi MA, Akbari H, Moravveji SA. Infestation of Rodents (Rodentia: Muridae) Among Houses in Kashan, Central Iran. *Pakistan J Zool* 2012; 44(6): 1721-6.
- [27] Darvish J, Siahzarvie R, Mirhashemi O, Kayvanfar N, Hashemi N, Sadeghi-Ahakib F. Diversity of the Rodents of Northeastern Iran. *Iran J Animal Biosystematics (IJAB)* 2006; 2(1): 57-76.
- [28] Rasti S, Moubedi I, Dehghani R, Dorodgar A, Arbabi M. Epidemiological evaluation of intestinal parasites of wild and domestic mice in Kashan. *Feyz* 2002; 5(20): 102-8.
- [29] Akhavan AA, Ghods R, Jeddi-Tehrani M, Yaghoobi-Ershadi MR, Khamesipour A, Mahmoudi AR. Production and Purification of Anti-Rhombomys opimus Immunoglobulins. *Iran J Arthropod-Borne Dis* 2011; 5(2): 69-76
- [30] Shayan A, Rafinejad J. Arthropod Parasites of Rodents in Khorram Abbad district, Lorestan Provincen of Iran. *Iran J Publ Health* 2006; 35(3): 70-6.
- [31] Etemad E. Rodents and identification key of them, (National Association of Natural Source Protection and Human Environment). Tehran; 1979.
- [32] Etemad E. Biology and behaviour of Rodents, in Healthy, economic and military importance of Rodents Tehran: Sepah Pasdaran Enghelab Islami; 1985. p. 22-32.
- [33] Akhavan AA, Yaghoobi-Ershadi MR, Hasibi F, Jafari R, Abdoli H, Arandian MH, et al. Emergence of Cutaneous Leishmaniasis due to Leishmania major in a New Focus of Southern Iran. *Iran J Arthropod-Borne Dis* 2007; 1(1): 1-8.
- [34] Hamidi AN, Mobedi I. Sylvatic focus of Trichiniasis in Bandar Abbas area south of Iran. *Iran J Publ Health* 1977; 6(1): 80-3.

- [35] Mohammadi-Azani S, Rasi Y, Oshaghi MA, Yaghoubi-Ershadi MR, Mohebali M, Abaie M R, et al. Diagnosis and Characterization of Leishmania Species in Patients and Rodents Giemsa-Stained Slides by PCR-RFLP in Damghan District, Iran. *J Hamadan Univ Med Sci* 2011; 17(4): 5-9.
- [36] Rassi Y, Sofizadeh A, Abai MR, Oshaghi MA, Rafizadeh S, Mohebail M, et al. Molecular Detection of *Leishmania major* in the Vectors and Reservoir Hosts of Cutaneous Leishmaniasis in Kalaleh District, Golestan Province, Iran. *Iran J Arthropod-Borne Dis* 2008; 2(2): 21-27
- [37] Jafari H, Jallali-Nadoshan MR, Gharebaghi R. The effect of garlic chlorophormic extract (alium sativum) on *Salmonella typhimurium* colonies in rabbits. *J Qazvin Univ Med Sci* 2003; 25(25).
- [38] Mahdavi M. Trichinellosis in Iran. *Iran J Publ Health* 2009; 38(1): 131-3.
- [39] Rassi Y, Ghassemi MM, Javadian E, Motazedian H, Rafizadeh S, Aghaei-Afshar A, et al. Determination of Reservoir(s) and Vector(s) of Cutaneous Leishmaniasis by Nested-PCR in Marvdasht District, Fars Province, Southern Iran. *J Kerman Univ Med Sci* 2007; 14(2): 134-139.
- [40] Aliyan SH, Babamahmoudi F, Najafi N, Qasemian R, Teymour S, Shahbaznezhad L. Clinical and Para clinical findings of leptospirosis in Mazandaran, June-September 2004. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2006; 16(53): 78-85.
- [41] Asgari Q, Motazedian MH, Mehrabani D, Oryan A, Hatam GR, Owji SM, et al. Zoonotic cutaneous leishmaniasis in Shiraz, Southern Iran: A molecular, isoenzyme and morphologic approach. *J Res Med Sci* 2007; 12(1): 7-15.
- [42] Davoodian P, Dadvand H, Raz-Nahan M, Baghestani S, Mahbubi A, Bageri A. Case finding survey for leprosy in Iran: Bandar Abbas and Minab. *Lepr Rev* 2009; 80: 441-4.
- [43] Rassi Y, Javadian E, Jalali M, Motazedian MH, Vatndooost H. Investigation on Zoonotic Cutaneous Leishmaniasis, Southern Iran. *Iran J Publ Health* 2004; 33(1): 31-35.
- [44] Doroudgar A, Dehghani R. A study of wild rodents fauna and their biological activities in the desert region of Kashan. *Feyz* 2000; 4(15): 56-64.
- [45] Etemad E. Rodents and their Identification key. Tehran: National Society for protection the natural sources environment; 1978. [in Persian]
- [46] RafiNejad J, Shayan A, Moridi M, Almasi A. Variation and frequency of rodent species in Khorram-Abad district with different climates Daneshvar. *J Shahed Univ* 2004; 51(11): 41-6. [in Persian]
- [47] Mohebali M, Purmohammadi B, Kanani A, Hajjaran H, Edrisian GH. Rodents: another group of animal hosts of visceral leishmaniasis in Meshkin-Shahr, district , Islamic Republic of Iran. *East Mediterr Health J* 1998; 4(2): 376-8.
- [48] Azizi MH, Azizi F. A History of the Human Plague in Iran. *Arch Iran Med* 2010; 13(6): 563-9.
- [49] Arata A, Chamsa H, Farhang-Azad A, Mecerjakova O, Neronov V, Saidi S. First detection of tularaemia in domestic and wild mammals in Iran. *Bull World Health Organ* 1973; 49(6): 597-603 [Abstract].
- [50] Abdollahi A, ipour S Najaf, Kouhpayeh SA, Meshkibaf MH, Naghdi M. *Salmonella enterica*: Serotyping, Drug Resistance & Extended Spectrum of B-lactamase (ESBLs). *J Fasa Univ Med Sci* 2011; 1(1): 38-44.
- [51] Eshraghi S, Soltan-Dalall MM, Fardsanei F, Salehi TZ, Ranjbar R, Nikmanesh B, et al. *Salmonella enteritidis* and antibiotic resistance patterns: a study on 1950 children with diarrhea. *Tehran Univ Med J* 2010; 67(12): 876-882.
- [52] Namaei MH, Ziae M, Ghannad-Kafi M. Prevalence of salmonella contamination in locally (non-industrially) produced eggs in Birjand (2006). *J Birjand Univ Med Sci* 2009; 16(2): 37-41.
- [53] Zahraei-Salehi T, Madadgar O, Ghafari MM, Ashrafi-Tamai I, Madani SA. Molecular epidemiology of systemic *Salmonella enterica* serovar Typhimurium outbreak in canaries *Iran J Microbiol* 2009; 1 (3): 7- 11.
- [54] Jalali M, Abedi D, Pourbakhsh SAli, Ghoukasin K. Prevalence of *Salmonella spp*. In raw and cooked Foods in isfahan-iran. *J Food Safety* 2008; 28: 442-52.
- [55] Soltan-Dallal MM, Taremi M, Gachkar L, Modarress Sh, Sanaei M, Bakhtiari R, et al. Characterization of antibiotic resistant patterns of *Salmonella* serotypes isolated from beef and chicken samples in Tehran. *Jundishapur J Microbiol* 2009; 2(4): 124- 31.
- [56] Akbarmehr J. A survey on the prevalence of poultry salmonellosis and detection of different *Salmonella* serovars isolated from poultry in broiler chicken farms. *Afr J Microbiol Res* 2011; 5(32): 5950-4.
- [57] Shahcheraghi F, Nakhost-Lotfi M, Parzadeh M, Nikbin VS, Shouraj F, Zahraei SM. Isolation of *Bordetella pertussis* and *Bordetella parapertussis* from Clinical Specimens at Different Provinces of Iran in 2009-2010. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2012; 22(88).
- [58] Defence-pest-management-Information-Analysis-Center. Regional Disease Vector Ecology Profile, The Middle East. Washington; 1999.
- [59] Fakur Sh, Nadalian MGh, Karimi A. The first isolation *Mycobacterium tuberculosis* from goat in Iran. *J Veterinary Medicine* 2007; 1(2).
- [60] Namaei MH, Sadeghian A, Naderinasab M, Ziae M. Prevalence of primary drug resistant *Mycobacterium tuberculosis* in Mashhad, Iran. *Indian J Med Re* 2006; 124: 77-80.
- [61] Hashemi A, Shojaei H, Heidarieh P, Aslani MM, Daei-Naser A. Genetic diversity of Iranian clinical isolates of *Mycobacterium tuberculosis*. *New Microbiologica* 2012; 35: 61-65.

- [62] Babamahmoodi F, Salmani-Mojaveri M, Babamahmoodi A. Seroepidemiology of leptospirosis in workers of high risk occupation in Mazandaran province – Iran 2007-2008. *J Mazandaran Univ Med Sci* 2009; 19(73): 11-5. [in Persian]
- [63] Brown PD, McKenzie M, Pinnock M, McGowder D. Environmental Risk Factors Associated with Leptospirosis among Butchers and Their Associates in Jamaica. *Int J Occup Environ Med* 2011; 2(1).
- [64] Honarmand HR, Mansour-Ghanaei F, Heidarzadeh A, Asmar M. Isolation and Serotyping of endemic leptospires of eastern part of flat area of Guilan province, Iran. *J Gorgan Univ Med Sci* 2009; 11(3): 53-9.
- [65] Haji-Hajikolaei MR, Ghorbanpour M, Gharibi D, Abdollahpour GR. Serologic study on leptospiral infection in sheep in Ahvaz, southwestern Iran. *Iran J Vet Res* 2007; 8(4): 333-6.
- [66] Ebrahimi A, Alijani L, Abdollahpour GR. Serological Survey of Human Leptospirosis in tribal Areas of West Central Iran. *Iran J Med Sci* 2003; 28(2): 93-5.
- [67] Zakeri S, Sepahian N, Afsharad M, Esfandiari B, Ziapour P, Djadid ND. Molecular Epidemiology of Leptospirosis in Northern Iran by Nested Polymerase Chain Reaction/Restriction Fragment Length Polymorphism and Sequencing Methods. *Am J Trop Med Hyg* 2010; 82(5): 899-903.
- [68] Rahimi E, Doosti A. Detection of *Coxiella burnetii* in poultry egg samples in Iran using Nested PCR Assay. *Asian J Anim Vet Adv* 2012; 7(3): 273-6.
- [69] Rahimi E. *Coxiella burnetii* in goat bulk milk samples in Iran. *Afr J Microbiol Res* 2010; 4(21): 2324-6.
- [70] Nourollahi-Fard SR, Khalili M. PCR-Detection of *Coxiella burnetii* in Ticks Collected from Sheep and Goats in Southeast Iran. *Iran J Arthropod Borne Dis* 2011; 5(1): 1-6.
- [71] Rahimi E, Doosti A, Ameri M, Kabiri E, Sharifian B. Detection of *Coxiella burnetii* by nested PCR in bulk milk samples from dairy bovine, ovine, and caprine herds in Iran. *Zoonoses Publ Health* 2010; 57(7-8): 38-41 [abstract].
- [72] Nakhaei S, Talachian E, ABidari. Familial Mediterranean Fever: Unusual Age of Presentation And The Role of Genetic Diagnosis. *Arch Iran Med* 2005; 8 (1): 56 - 9.
- [73] Mobini M. Familial mediterranean fever in an Iranian patient with behcet disease *Caspian J Intern Med* 2011; 2(4): 344-6.
- [74] Nobakht H, Zamani F, Ajdarkosh H, Mohamadzadeh Z, Fereshtehnejad SM, Nassaji M. Adult-Onset Familial Mediterranean Fever in Northwestern Iran; Clinical Feature and Treatment Outcome. *Middle East J Dig Dis* 2011; 3(1).
- [75] School-of-public-Health-and-Institute-of-public-Health-research. Geographical pathology of Iran: Publications of University of Tehran; 1970.
- [76] Majid-Pour A. A Case Of Borrelia meningitis. *Arch Iran Med* 2003; 6 (3): 222 - 3.
- [77] Masoumi-Asl H, Goya MM, Vatandoost H, Zahraei SM, Mafi M, Asmar M, et al. The epidemiology of tick-borne relapsing fever in Iran during 1997-2006. *Travel Med Infect Dis* 2009; 7: 160-4.
- [78] Pouladfar GR, Alborzi A, Pourabbas B. Tick-Borne Relapsing Fever, a Neglected Cause of Fever in Fars Province. *Iran J Med Sci* 2008; 33(3): 177-9.
- [79] Yousefi H. A case of trichinellosis among stray dogs in Isfahan. *4th congress of Parasit. In Iran*; 2003. Mashhad.
- [80] Dehghani R, Moosavi S GA, Abbasi F, Novrozi S, Farahani M, Hooshyar H. Study of status and knowledge of female student about cutaneous Leishmaniasis in Abuzid abad, Kashan, in 2007. *J Uromia Nurs Midwifery Fac* 2011; 9(4): 253-261.
- [81] Dehghani R, Talari SA, Piazak N. Ticks fauna (Acari:Metastigmata) of Kashan-IRAN. *Pajouhesh Va Sazandegi* 2005; 17(65): 19-23.
- [82] Karimi Y, Hovind-Hougen K, Birch-Andersen A, Asmar M. *Borrelia persica* and *B. balaustardi* sp. nov.: experimental pathogenicity for some animals and comparison of the ultrastructure. *Ann Microbiol* 1979; 130(2): 157-68.
- [83] Rodhain F, Desire J. Tholozan and the Persian relapsing fever. *Hist Sci Med* 1998; 32(3): 309-313.
- [84] Zangeneh M, Haghghi A, Asgari N. Frequency of Lyme arthritis in patients with unknown subacute arthritis. 2012; 21(4): 305-310.
- [85] Tabatabaie P, Siadati A. A Case of Lyme Disease (Lyme Borreliosis). *Acta Med Iran* 2006; 44(3): 222-4.
- [86] Amiri M, Khosravi A. Animal Bites Epidemiology in Shahroud City. *Knowl Health* 2009; 4(3): 41-3.
- [87] Esfandiari B, Youssefi M R, Fayaz A. Serodiagnosis evaluation of rabies and animal bites in North of Iran, 2010. *J Gen Mol Virol* 2011; 3(5): 71-3.
- [88] Fayaz A, Simani S, Janani A, Esfandyari B, Farahtaj F, Biglari P, et al. Study on lasting immunity in previously treated persons against rabies and investigation of booster effect of Vero rabies vaccine. *Pajouhesh* 2011; 35(1): 34-7.
- [89] Fayaz A, Simani S, Janani A R, Farahtaj F, Esfandyari B, Eslami N, et al. Epidemiological Survey of Rabies in Mazandaran Province during 1996-2006. *J Babol Univ Med Sci* 2009-2010; 11(5).
- [90] Garcia E, Mora L, Torres P, Jercic MI, Mercado R. First record of human trichinosis in Chile associated with consumption of wild boar (*Sus scrofa*). *Mem Inst Oswaldo Cruz, Rio de Janeiro* 2005; 100(1): 17-8.
- [91] Esfandiari B, Youssefi MR, Fayaz A. The Prevalence Of Rabies and Animal Bites During 2004

- to 2009 in North of Iran. *Global Veterinaria* 2010; 4(5): 536-8.
- [92] Majidzadeh-Ardabili K, Soleimani M, Gheilanchi-Langrodi A. Review on the Laboratory Diagnosis of Crimean-Congo Hemorrhagic Fever. *J Army Univ Med Sci* 2011; 9(4): 275-84.
- [93] Mardani M, Keshtkar-Jahromi M, Holakoi-Naini K, Zinali M. The efficacy of oral ribavirin in treatment of Crimean-Congo hemorrhagic fever in Iran. *J Qazvin Univ Med Sci* 2003; 27(34-7).
- [94] Mehrabi-Tavana A, Chinikar S, Mazaheri V. The seroepidemiological aspects of Crimean-congo hemorrhagic fever in Three health workers: a report from Iran. *Arch Iran Med* 2002; 5(4): 255-8.
- [95] Chinikar S, Ghiasi SM, Langeroudi A, Ghalyanchi-, Goya MM, Shirzadi MR, Zeinali M, et al. An overview of Crimean- Congo Hemorrhagic Fever in Iran *Iran J Microbiol* 2009; 1(1): 7-12.
- [96] Chinikar S, Ghiasi SM, Moradi M, Goya MM, Shirzadi MR, Zeinali M, et al. Geographical Distribution and Surveillance of Crimean-Congo Hemorrhagic Fever in Iran. *Vector-Borne Zoonotic Dis* 2010; 10(7): 705-8.
- [97] Chinikar S, Persson SM, Johansson M, Bladh L, Goya M, Houshmand B, et al. Genetic Analysis of Crimean-Congo Hemorrhagic Fever Virus in Iran. *J Med Virol* 2004; 73: 404-11.
- [98] Azari-Hamidian S, Abai MR, Mashayekhi M, Ladonni H, Vatandoost H, Hanafi-Bojd AA, et al. The Subfamily Culicinae (Diptera: Culicidae) in Kerman Province, Southern Iran. *Iran J Publ Health* 2005; 34(3): 67-9.
- [99] Pourfarziani V, Taheri S. Is Pulmonary Histoplasmosis A Risk Factor For Acute Renal Failure In Renal Transplant Recipients? *Saudi J Kidney Dis Transpl* 2009; 20(4): 643-5.
- [100] Kazemi AH, Razi A. Sporotrichosis in Iran. *Rev Iberoam Micol* 2007; 24: 38-40.
- [101] Sandeepa NC, Jaishankar HP, Sharath-Chandra B, Veena SN, Yeshasvini T. Sporotrichosis of maxillary sinus *World J Dent* 2011; 2(2): 269-71.
- [102] Rezvani SM, Asghar-Sefidgar SA, Hasanjani-Roushan MR. Clinical patterns and etiology of dermatophytosis in 200 cases in Babol, North of Iran. *Casp J Intern Med* 2010; 1(1): 23-6.
- [103] Dehghan M, Hajian S, Alborzi N, Borgheyee A, Noohi AH. Clinico-mycological Profiles of Dermatophytosis in Gorgan, North of Iran. *Iran J Dermatol* 2009; 12(1): 13-5.
- [104] Sepahvand A, Abdi J, Shirkhani Y, Fallahi Sh. Dermatophytosis in western part of Iran, Khorramabad. *Asian J Biological Sci* 2009; 2(3): 58-65.
- [105] Hassan SE, El-Moghazy FM, Toaleb NI. Comparison of Two Antigens for Diagnosis of Trichinellosis in Pigs. *World Applied Sci J* 2010; 8(4): 457-61.
- [106] Dorodgar A, Asmar M, Razavi MR, Dorodgar M. Identifying the type of cutaneous leishmaniasis in patients, reservoirs and vectors by RAPD-PCR in Aran & Bidgol district of Esfahan Province during 2006-7. *Feyz* 2009; 13(2): 141-6 [in Persian]
- [107] Gharavi MJ, Oormazdi H, Roointan ES. A Comparative Study on Sensitivity and Specificity of Conventional and Unconventional IgG and IgM Assays for Diagnosis of Toxoplasmosis. *Iran J Publ Health* 2008; 37(4): 42-5.
- [108] Mehbod ASA, Shaddel M, Ghorban K, Karamy M. Seroepidemiology assay of toxoplasmosis in infants who was confined to bed in infants ward of Taleghani hospital during 1379-1380. *J Artesh Univ Med Sci* 2005; 3(11).
- [109] Mosallanejad B, Avizeh R, Razi-Jalali Mhossein, Hamidinejat H. Seroprevalence of *Toxoplasma gondii* Among Wild Rats (*Rattus rattus*) in Ahvaz District, Southwestern Iran. *Jundishapur J Microbiol* 2012; 5(1): 332-335.
- [110] Saraei M, Shojaee S, Esmaeli A, Jahani-Hashemi H, Keshavarz H. Evaluation of Confounders in Toxoplasmosis Indirect Fluorescent Antibody Assay. *Iran J Parasitol* 2010; 5(4): 55-62.
- [111] Raeghi S, Sedeghi S, Sedeghi S. Prevalence Of *Toxoplasma gondii* Antibodies In Cats In Urmia, Northwest Of Iran. *J Anim Plant Sci* 2011; 21(2): 132-4.
- [112] Mostafavi SN, Ataei B, Nokhodianb Z, Yaranc M, Babakd A. Seroepidemiology of *Toxoplasma gondii* infection in Isfahan province, central Iran: A population based study. *JRMS* 2011; 16(4): 496-501.
- [113] Sharifi-Mood B, Hashemi-Shahri M, Salehi M, Naderi M, Naser-poor T. Seroepidemiology of Toxoplasma Infection in the Pregnant Women in Zahedan, Southeast of Iran. *J Res Health Sci* 2006; 6(1): 1-3.
- [114] Bahrami F, Sadraei J, Frozandeh M. Molecular Characterization of *Cryptosporidium spp.* in Wild Rats of Tehran, Iran Using 18s rRNA Gene and PCR-RFLP Method. *Jundishapur J Microbiol* 2012; 5(3): 486-90.
- [115] Mirza-Qavami SM, Sadraei J. An examination of *Cryptosporidium parvum* infection in neonate BALB/c mice and rats *Jundishapur J Microbiol* 2011; 4(3): 185-90.
- [116] Behzadi MA, Razavi SM, Yazdanpoor H, Mirzaei A, Tamadon A, Javdani-Gandomani M. Epidemiology Of Cryptosporidium Infection In Ostriches (*Struthio Camelus*) In Iran. *Bulgarian J Vet Med* 2009; 12(1): 55-61.
- [117] Taghipour N, Nazemalhosseini-Mojarad E, Haghghi A, Rostami-Nejad M, Romani S, Keshavarz A, et al. Molecular Epidemiology of Cryptosporidiosis in Iranian Children, Tehran, Iran. *Iran J Parasitol* 2011; 6(4): 41-5.
- [118] Mowlavi Gh, Mobedi I, Mamishi S, Rezaeian M, Ashtiani MT Haghi, Kashi M. *Hymenolepis diminuta* (Rodolphi, 1819) Infection in a Child from Iran *Iran J Publ Health* 2008; 37(2): 120-2.
- [119] Makki MS, Shahbazi F, Teimoori S, Rokni MB, Abaei MR, Mobedi I, et al. Establishment of

- Hymenolepis diminuta* Life Cycle to Provide Parasite Mass Production. *Iran J Parasitol* 2011; 6(2): 60-3.
- [120] Mohammadzadeh T, Sadjjadi SM, Motazedian MH, Mowlavi GR. Study on the genomic diversity of *Hymenolepis dana* between rat and mouse isolates by RAPD-PCR. *Iran J Vet Res* 2007; 8(1): 16-22.
- [121] Rasti S, Moubedi I, Dehghani R, Drodgar A. The survey of Gastrointestinal helminths of mice in Kashan. *Vet Fac J Tehran Univ* 2000; 55(4): 57-9.
- [122] Ranjbar-Bahadori S, Eckert B, Omidian Z, Shirazi N Sadr, Shayan P. *Babesia ovis* as the main causative agent of sheep babesiosis in Iran. *Parasitol Res* 2012; 110: 1531-6.
- [123] Shayan P, Hooshmand E, Nabian S, Rahbari S. Biometrical and genetical characterization of large *Babesia ovis* in Iran. *Parasitol Res* 2008; 103: 217-21.
- [124] Sadeghi-Dehkordi Z, Zakeri S, Nabian S, Bahonar A, Ghasemi F, Noorollahi F, et al. Molecular and Biomorphometrical Identification of Ovine Babesiosis in Iran. *Iran J Parasitol* 2010; 5(4): 21-30.
- [125] Intapan PM, Maleewong W, Sukepaisarn-jaroen W, Morakote N. Potential use of *Trichinella spiralis* antigen for serodiagnosis of human capillariasis philippinensis by immunoblot analysis. *Springer-Verlag* 2005.
- [126] Rahmati-holasoo H, Ebrahimzadeh-Mousavi HA, Soltani M, Hosseini SH, Ghadam M, Samani R. Capillariasis In Breeder Discus (*Sympphysodon Aequifasciatus*) In Iran. *J Agric Sci* 2010; 55(3): 253-9.
- [127] Heidarpour M, Rajabi P, Pejhan S. Cholangiocarcinoma Associated with Liver Fluke Infection in an Iranian Patient. *Iran J Pathol* 2007; 2(2): 74-6.
- [128] Centers for Disease Control and Prevention. Integrated pest management: conducting urban rodent surveys. Atlanta: US Department of Health and Human Services. 2006.
- [129] Dehghani R. Environmental toxicology: 1th ed. Publications of Tak Derakhsh and Kashan University of Medical Sciences; 2010.