

مطالعه وضعیت آلودگی با ویروس هاری کاذب در گرازهای وحشی ایران (اولین گزارش)

دکتر فرهید همت زاده^{*}* دکتر آرزو علی نژاد^۱ دکتر مجید خرازیان مقدم^۲

دریافت مقاله: ۱۱ خردادماه ۱۳۸۳
پذیرش نهایی: ۴ آذرماه ۱۳۸۳

Study of Infection caused by pseudorabies virus (PHV-1) in Iranian wild boars (First report)

Hemmatzadeh, F.,^۱ Alinejad, A.,^۱ Kharazian Moghadam, M.^۲

^۱Department of Microbiology, Faculty of Veterinary Medicine, University of Tehran, Tehran- Iran. ^۲Iranian Organization of Environment, Tehran-Iran.

Objectives: Serological study of infection caused by pseudorabies virus (PHV-1) in Iranian wild boars.

Design: Descriptive study.

Animals: 28 wild boars were captured in different provinces of Iran.

Procedures: After bleeding of hunted boars, serum samples were collected and tested by using a blocking ELISA kit (Eurodiagnostica). Results were detected by an ELISA reader machine.

Results: 12 out of 28 sera samples (42.8%) from the boars of Tehran, Markazi, Khorasan, Zanjan, Golestan, Fars and Esfahan provinces were positive. Total infection rate (42.8%) was diagnosed as 40% of male versus 50% of female boars. Average age in positive and negative cases was 5.1 and 4.9 years, respectively. This results show the considerable spread of the infection among Iranian wild boars (42.8%) which is indicating a need of great attentions to the risk of transmission of the disease to animals, human and specially boar meat consumers. *J.Fac.Vet.Med. Univ. Tehran. 60,3:287-290,2005.*

Keywords: pseudorabis virus, wild boar, ELISA, Iran.

Corresponding author's email: fhemmat@ut.ac.ir

موارد بیماری در سگ و گربه، در برخی از کشورهای اروپایی مشاهده شده است. در برخی موارد مرگ و میر سگ‌ها و گربه‌ها قبل از بروز علایم مشخصه بیماری اتفاق می‌افتد. علایم مشخصه بیماری خارش شدید است که به دنبال آن تمایل به گازگرفتگی قسمتهای حساس در خود حیوان رخ میدهد، فلجی فک و حلق به دنبال پیشرفت بیماری حادث شده و به ریزش بzac از دهان منجر می‌گردد که این چهره از بیماری بسیار شبیه هاری در سگ می‌باشد با این تفاوت که تمایل به حمله و گازگرفتن در این بیماری وجود ندارد و تب هم مشاهده نمی‌شود. در برخی از سگ‌های مرگ و میر به علت آسیبهای قلبی رخ می‌دهد (۷، ۴).

ویروس عامل بیماری هاری کاذب (PRV, Pseudorabies virus) یا اوژسکی (ADV, Aujeszky's disease virus) متعلق به خانواده هرپس ویریده و دون خانواده آلفا هرپس ویرینه است. این ویروس به نام هرپس ویروس تیپ یک

هدف: بررسی سروloژیک وضعیت آلودگی با ویروس هاری کاذب در گرازهای وحشی .
طرح: مطالعه توصیفی.

حیوانات: ۲۸ رأس گراز وحشی شکارشده از استانهای مختلف کشور.

روش: پس از شناسایی و شکار گرازها، سریعاً اقدام به خونگیری از آنها شده پس از جدا سازی سوم، کلیه نمونه‌ها با استفاده از کیت تشخیص سرمی اوژسکی به روش الیزای انسدادی (Blocking ELISA) آزمایش شده و نتایج در دستگاه قرائت کننده الیزای قرائت گردید.

نتیجه گیری: از میان ۲۸ نمونه آزمایش شده، ۱۲ مورد مثبت (۴۲/۸ درصد) مربوط به استانهای تهران مرکزی، خراسان، زنجان، گلستان، فارس و اصفهان مشاهده گردید. آلودگی در جنس نر ۴۰ درصد و در ماده‌ها ۵۰ درصد و متوسط سن موارد مثبت ۱/۵ و موارد منفی ۴/۹ سال براورده می‌گردد. مشاهده این موارد دلالت بر گستردگی چشمگیر آلودگی در بین خوکهای وحشی مملکت می‌باشد که توجه فراوانی را در رابطه با انتقال بیماری به انسان و سایر حیوانات و همچنین پاره‌ای از مصرف کنندگان داخلی گوشت گراز، می‌طلبد.

مجله دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، ۱۳۸۴، دوره ۶۰، شماره ۳، ۲۹۰-۲۷۸.

واژه‌های کلیدی: ویروس هاری کاذب، بیماری اوژسکی، گراز، الیزا.

ویروسی بودن بیماری هاری کاذب برای اولین بار در سال ۱۹۰۲ میلادی توسط Aujeszky در مجارستان گزارش شد و بعداً مشخص گردید که در بسیاری از کشورهای جهان این بیماری وجود دارد. بیماری اغلب توسط خوکهای آلوده به سایر میزبانان منتقل می‌گردد گرچه خوکها و سایر گوشت خواران می‌توانند آلودگی را لاشه موشهای رت و راکونهای آلوده نیز دریافت نمایند. در بسیاری از کشورها آلودگی گاوها هنگامی رخ می‌دهد که مجاورتی با خوکها وجود داشته باشد ولی از طریق تلقيق ویروس بسیاری از حیوانات خونگرم و حتی پرندگان امکان آلودگی تجربی را داشته‌اند، خرگوش حساس ترین حیوان به این بیماری است. بیماری به شکل طبیعی در خوک، گاو، گوسفند، بز، سگ، گربه، طیور، مینک رت، راکون و انسان اتفاق می‌افتد، بیماری در خوکهای جوان به شدت کشنده است (۹).

بیماری در گاو اصطلاحاً خارش دیوانه‌وار (Mad Itch) نامیده می‌شود. متعاقب عفو نت احساس خارش شدید که منجر به زخم شدگی ناحیه کفل و رانها می‌شود دیده شده است در اثر پیشرفت بیماری و در گیرشدن مدولات حالت فلنجی حلق، ریزش بzac سختی تنفس و اختلالات قلبی مشاهده می‌گردد ولی حیوان هوشیاری خود را دارد. مرگ، ظرف ۴۸ ساعت رخ می‌دهد (۸، ۹).

۱) گروه میکروبیولوژی و ایمونولوژی دانشکده دامپزشکی دانشگاه تهران، تهران- ایران.

۲) اسازمان حفاظت محیط زیست ایران، تهران- ایران.

*نویسنده مسئول: fhemmat@ut.ac.ir



مطالعه بیماری‌های عفونی حیات و حشر ایران بوده که با همکاری سازمان حفاظت محیط زیست از استان‌های تهران، یزد، سمنان، مرکزی، خراسان، کرمان، زنجان، گلستان، فارس و اصفهان تهیه شده‌اند. نمونه‌های مورد آزمایش شامل ۲۸ نمونه سرمی مربوط به گرازهای دارای سنین مختلف می‌باشند. جدول ۱ مشخصات و محل شکار گرازهای مورد آزمایش را نشان می‌دهد.

آزمون الایزا: آزمون الایزا استفاده از کیت تجاری تشخیص سرمی بیماری اوژسکی ساخت شرکت یورو دیا گنوستیکای سوئد (Eurodiagnostica) انجام گرفت. این آزمون بر اساس الایزا انسدادی یا ایمونوکاپچر الایزا رقابتی بوده که پادتن های تشکیل شده بر علیه گلیکوپروتین I (gl) سطحی ویروس را تشخیص میدهد. در این سیستم از دو پادتن منوکلونال شماره یک و شماره ۲ ضد Ig که شاخصه های پادگنی مختلفی را در Ig شناسایی می کنند استفاده می گردد. پادتن منوکلونال شماره ۲ توسط پراکسیداز (HRPO) کنثروگه شده است و گوده های پلیت توسط پادتن منوکلونال غیر کنثروگه ضد پادگن Ig ویروس پوشیده شده اند. این پادگن جزو گلیکوپروتین های سطحی ویروس بوده و جزو اولین پادگن هایی است که به شکل گیری پاسخ ایمنی همورال منجر می شود. علاوه بر دو پادتن فوق، پادگن استاندارد نمونه سرم کنترل مثبت و کنترل منفی، تامپون شستشو، محلول متوقف کننده حاوی اسید سولفوریک و محلول سوبسترای تترامتیل بنزیدین جزو مواد تشکیل دهنده کیت می باشند (۲).

جهت انجام آزمون مخلوط سرم حیوان، پادگن استاندارد و پادتن منوکلونال شماره ۲ ضد Ig به محتویات هر گوده در پلیت که از قبل حاوی پادتن منوکلونال شماره یک (غیر کنثروگه) می باشند، اضافه می گردد، پس از انکوباسیون ۲ ساعته در ۳۷ درجه، مجموعه پلیت توسط تامپون شستشوی حاوی ۵٪ درصد توثیق ۸۰ شسته شده و سپس ۱۰۰ میکرولیتر محلول سوبسترای تترامتیل بنزیدین به آن اضافه می گردد. پس از نیم ساعت ۱۰۰ میکرولیتر از محلول توقف حاوی اسید سولفوریک به کل گوده ها اضافه شده و دانسیته اپتیک هر گوده در طول موج ۴۵۰ نانومتر توسط دستگاه قرائت کننده الایزا قرائت گردید.

نمونه هایی که OD آنها از ۰.۵ درصد OD اصلاح شده مربوط به کنترل منفی کمتر باشد به عنوان نمونه مثبت در نظر گرفته شده و ثبت می گردند.

نتائج

با توجه به تفسیر نتایج آزمون الایزای انجام شده بر روی نمونه ها مشخص گردید که از ۲۸ نمونه آزمایش شده ۱۲ نمونه واجد پادتن های ضد ویروس اوژسکی بوده و مثبت قلمداد می گردند که میزان آلودگی برابر ۴۲/۸ درصد براورد می گردد. از بین این ۱۲ نمونه مثبت ۸ نمونه مربوط به گراز های نرو ۴ نمونه مربوط به گراز های ماده بوده اند که میزان آلودگی نرها معادل ۴۰ درصد و میزان آلودگی ماده ها برابر ۵۰ درصد براورد می گردد. انجام آزمون آماری دقیق فیشر عدم وجود اختلاف آماری معنی دار بین میزان آلودگی در این دو جنس را نشان می دهد.

در بین استانهای اساساً در نمونه‌های شکار شده در استانهای کرمان و سمنان آلودگی مشاهده نگردید ولی استانهای آلوده در حد ۲۵ تا ۷۵ درصد را نشان می‌دهند، البته به علت قلت نمونه‌ها این برآورد قطعی نبوده و یک تخمین نسبی

خوکی (PHV-1) Virus herpesvirus 1، PHV-1 عامل نیز نامیده می‌شود. ویروس عامل بیماری نسبتاً مقاوم است و در تامپون گلیسرین داربـه مدت ۵ ماه و در یخچال باقی می‌ماند، ۳۰ روز در یونجه خشک دوام آورده ولی ضد عفونی کننده‌های معمول آن را سریعاً نابود می‌کنند (۹).

گلیکوپروتین ۹۸ کیلودالتونی III به عنوان لیگاند ویروسی عمل کرده و در اثر آنتی بادیها خنثی می‌گردد، مطالعات انجام گرفته حاکی از عدم وجود اختلافات مشهود در آنتی ژنهای ویروس در نقاط مختلف دنیا می‌باشد ولی برخی تغییرات آنتی ژنی در حد دلیف در برخی سویه‌های دیده شده است. از نظر هومولوژی ژنومی بیشترین شباهت را با ویروس‌های واریسلازوسترو و هرپس سیمپلکس دارد. علاوه بر آن پروتئین‌های واجدواکنش متقطع بین این ویروس و هرپس ویروس تیپ یک گاوی وجود دارد (۳، ۷).

ویروس رامی توان در کشت سلول بیضه خرگوش، پرده کوریوالانتوئیک تخم مرغ جنین دار کشت سلول کلیه میمون و کشت سلول فیبروبلاست جنین جوجه، خرگوش، خوکچه هندی و سگ کشت داد (۶، ۹).

عفونت در میزبانهای اصلی بدون علامت است مصرف بقایای بافتی خوکها یا گاوها آلوده مهمترین منبع آلودگی سگ و گربه است. ویروس درادرار و بزاق خوکها وجود دارد ولی آلوده کننده نبوده تنها ترشحات بینی می‌توانند آلوده کننده باشند. رتهای قهوه‌ای به آسانی آلوده شده و علایم رانشان میدهند و سگها می‌توانند از راه شکار رتهای بیمار آلوده شوند. ویروس از گراز به خوک و بالعکس قابل انتقال است. امیریو خوک و گاو قابلیت آلودگی با ویروس اوژسکی را نداشته ولی خود جنین خوک آلوده شده و به سقط منجر می‌شود. بقایای سقطی خوکها از مهمترین منابع آلوده کننده سایر حیوانات و بویژه رت‌ها و گوشت‌خواران می‌باشند. این‌منی همراه متعاقب عفونت تا مدت‌های دور آورده و حیوان این‌مانی باقی می‌ماند ولی همانند سایر آلفا هرپس ویروس‌ها ویروس‌هایی کاذب می‌تواند به شکل پنهان در بدن خوکسانان باقی بماند. اولین پادتن‌ها ۳ روز پس از عفونت ظاهر شده و در روز ۱۴ به حد اکثر می‌رسند و واکنش‌های سلولی از روز چهارم قابل تشخیص می‌باشند. برای تشخیص از جداسازی در بدن خرگوش یا کشت سلول یا تشخیص‌های سرو لوزیک یا آزمون جلدی می‌توان بهره گرفت (۱، ۵، ۹).

آزمون‌های سرولوژیک مثل خنثی‌سازی سرم، ایمونو‌دیفوزیون، رادیو ایمونواسی، الایزاودات الایزا و ایمونوفلورسنت برای تشخیص یارديابی پادتن‌ها مورد استفاده قرار گرفته‌اند. برای واکسیناسیون خوکها امروزه از واکسن‌های فاقد گلیکوپروتئین IgE استفاده کرده و روش‌های تشخیص سرولوژیک عفونت را بر اساس تشخیص پادتن‌های ضد IgE تنظیم نموده‌اند (۲، ۴).

مواد دروش کار

نمونه‌های سرمی‌گرازهای شکار شده از سراسر مملکت، کیت الایزا و دستکاه قرائت کننده‌الایزا و سمپلر در اندازه‌های مختلف.

نمونه‌گیری: نمونه‌های تهیه شده در این بررسی مربوط به طرح تحقیقاتی



توجه و همچنین اهمیت مطالعه آن زمینه چندانی نداشته و مهم جلوه نمی‌نماید (۳، ۸).

به علت وضعیت خاص اکولوژیک بسیاری از مراتع و جنگل‌های ایران گرازاز گستردگی قابل توجهی برخوردار بوده و حتی در برخی موارد خساراتی رانیز به زمین‌های کشاورزی و مراع وارد می‌آورد از همین راست که در زمانهای خاصی مراجع ذیربظ مجوزهایی را برای شکار این حیوان برای روستاییان یا برخی اقلیت‌های مذهبی صادر می‌نمایند. البته شکار و مصرف غیرقانونی گوشت این حیوان بعض اتوسط برخی افراد انجام می‌گیرد.

به علت یکسانی یا مجاورت مراع و مکانهای چرای گرازهای با سایر نشخوارکنندگان اهلی و وحشی امکان انتقال عفونت از گرازهای آلووده به سایر حیوانات وجود داشته و می‌تواند به گسترش بیماری و شکل گیری چهره‌هایی کاذب در حیوانات غیرمیزان اصلی بیانجامد. طی مطالعه‌ای که در فرانسه طی یک دوره ۸ ساله به انجام رسیده است میزان آلوودگی به طور متوسط ۴/۷ درصد و با نوسان ۱/۲ تا ۱۶ درصد در نقاط مختلف مملکت گزارش گردیده است. در مناطقی آلوودگی بالاتر در گرازهای دیده شده، درین خوکها و سایر حیوانات نیز میزان بالاتری از آلوودگی گزارش گردیده است. با توجه به این نکته می‌توان انتظار آلوودگی در سایر حیوانات اهلی و وحشی که به طریقی در مجاور حیوانات آلووده قرار می‌گیرند را داشت (۳).

با توجه به گستردگی چشمگیر عفونت درین گرازهای ایران (۴۲/۸ درصد) و همچنین امکان مجاورت و آلوودگی سایر حیوانات و همچنین امکان بقای عفونت به شکل مستمر و پنهان درین گرازها، همواره خطر انتقال بین گونه‌ای می‌بایستی به روشنی برای دست‌اندرکاران امور بهداشتی و مصرف کنندگان ویژه گوشت گراز شرح داده شود. نکته حائز اهمیت دیگر آنکه در موارد مشکوک به هاری حیوانی و بویژه با توجه به اکوسیستم منطقه مطالعه هاری کاذب نیز مدنظر قرار گیرد.

جدول ۱- مشخصات و محل شکارگرازهای مورد آزمایش.

ردیف	سن (سال)	جنس	استان	محل	نتیجه آزمایش	ثبت
۱	۵	نر	تهران	پارک ملی کویر	مثبت	
۲	۴	نر	تهران	پارک ملی کویر	مثبت	
۳	۴	ماده	تهران	پارک ملی کویر	منفی	
۴	۱	نر	تهران	پارک ملی کویر	منفی	
۵	۱	نر	سمنان	موجن	منفی	
۶	۷	نر	مرکزی	خمین	مثبت	
۷	۶	ماده	مرکزی	شازند	مثبت	
۸	۶	نر	مرکزی	شازند	منفی	
۹	۶	نر	خراسان	پارک ملی تندره	مثبت	
۱۰	۵	نر	خراسان	پارک ملی تندره	منفی	
۱۱	۵	نر	کرمان	پارک ملی خبر	منفی	
۱۲	۶	ماده	کرمان	پارک ملی خبر	منفی	
۱۳	۴	نر	کرمان	پارک ملی خبر	منفی	
۱۴	۴	نر	کرمان	پارک ملی خبر	منفی	
۱۵	۸	نر	زنجان	انگوران	منفی	
۱۶	۸	نر	زنجان	انگوران	مثبت	
۱۷	۴	نر	زنجان	انگوران	منفی	
۱۸	۴	ماده	زنجان	انگوران	مثبت	
۱۹	۱	نر	گلستان	پارک ملی گلستان	مثبت	
۲۰	۵	ماده	گلستان	پارک ملی گلستان	منفی	
۲۱	۵	ماده	گلستان	پارک ملی گلستان	مثبت	
۲۲	۷	نر	گلستان	پارک ملی گلستان	مثبت	
۲۳	۱۲	نر	فارس	پارک ملی بمو	منفی	
۲۴	۳	نر	فارس	پارک ملی بمو	منفی	
۲۵	۶	ماده	فارس	پارک ملی بمو	منفی	
۲۶	۷	ماده	فارس	پارک ملی بمو	مثبت	
۲۷	۲	نر	اصفهان	نطنز	مثبت	
۲۸	۵	نر	اصفهان	نطنز	منفی	

محسوب می‌گردد. متوسط سن گرازهای شکار شده ۵/۰۳ سال و متوسط سن گرازهای آلووده ۵/۱۶ و متوسط سن گرازهای منفی ۴/۹۳ سال می‌باشد که اختلاف معنی داری بین متوسط سن موارد آلووده و غیر آلووده وجود ندارد.

بحث

عفونت‌های ناشی از ویروس هاری کاذب در سراسر جهان و بویژه در مراکز پرورش و نگهداری خوک همواره مورد توجه بوده اند و چهره بالینی بیماری در خوکها، سقط جنین می‌باشد. اما ویژگی استثنایی این ویروس که آن را از سایر آلفا‌هربپس ویروس‌ها متمایز نماید، امکان انتقال و ایجاد بیماری در سایر گونه‌های حیوانی و همچنین انسان می‌باشد. با توجه به آنکه در ایران عملاً پرورش و نگهداری خوک به لحاظ مسایل شرعی انجام نمی‌شود، لذا اولاً زمینه



- Colijn, E.O., Bloemraad, M. and Wensvoort, G., (1997): An improved ELISA for the detection of serum antibodies directed against classical swine fever virus. *Vet. Microbiol.* 59, 15-25.
- Grom, J., Linde, N. and Ljung, S., (1992): Monoclonal blocking ELISA detecting Aujeszky's disease virus antibodies to the glycoproteins gI and gII. Proceedings Twelfth IPVS Congress, The Netherlands, p: 82.
- Grom, J., Linde, N. and Klingeborn, B. (1995): Aujeszky's disease virus antibodies detected by

- gE:gB:gC (gI:gII:gIII) ELISA. In: Schwyzer, M., Ackermann, M., (Eds.), Immunology of viral infections. Proceedings of the Third Congress of the European Society of Veterinary Virology, pp:142-146.
4. Gut, M., Jacobs, C.E., Tyborowska, J., Szewczyk, B. and Bi-enkowska- Szewczyk, K. (1999): A highly specific and sensitive competitive enzyme-linked immunosorbent assay (ELISA) based on baculovirus expressed pseudorabies virus glycoprotein gE and gI complex. *Vet. Microbiol.* 69, 239-249.
 5. Gut-Winiarska, M., Jacobs, L., Kerstens, H., Bienkowska-Szewczyk, K. (2000): A highly specific and sensitive sandwich blocking ELISA based on baculovirus expressed pseudorabies virus glycoprotein B. *J. Vir. Meth.* 88 (2000): 63-71.
 6. Hampl, H., Ben-Porat, L., Ehrlicher, K., Habermehl, O., Kaplan, A.S. (1984): Characterisation of the envelope proteins of pseudorabies virus. *J. Virol.* 52, 583-590.
 7. Lukacs, N., Thiel, H.-J., Mettenleiter, T.C., Rziha, H.-J. (1985): Demonstration of three major species of pseudorabies virus glycoproteins and identification of a disulfide-linked glycoprotein complex. *J. Virol.* 53, 166-173.
 8. Murphy. F.A., Gibbs. E. P. J, Horzine. K. M. C, Studdert. M. J. (1999): Veterinary Virology. Academic press. pp: 555-569.
 9. Timoney. J. F, Gillespie. J.H, Scott. F.W, Barlough, J.E. (1994): Hagan and Burner's Microbiology and infections diseases of domestic animals. 9 th Ed.

