

## مطالعه تنوع ژنتیکی اسب‌های عرب و کاسپین با استفاده از مارکرهای ریز ماهواره

حمید بناءآبادی<sup>۱</sup>، محمد رضا مشایخی<sup>۲\*</sup>، علی حسن پور<sup>۳</sup> و محمد رضا ایوبی<sup>۴</sup>

تاریخ دریافت: ۹۵/۲/۱۲ تاریخ پذیرش: ۹۵/۱۰/۱۹

<sup>۱</sup> دانش آموخته کارشناسی ارشد گروه ژنتیک، واحد تبریز، دانشگاه آزاد اسلامی، تبریز، ایران

<sup>۲</sup> استادیار گروه ژنتیک، واحد تبریز، دانشگاه آزاد اسلامی، تبریز، ایران

<sup>۳</sup> دانشیار گروه علوم درمانگاهی دامپزشکی، واحد تبریز، دانشگاه آزاد اسلامی، تبریز، ایران

<sup>۴</sup> دانشجوی دکتری تخصصی بیماری‌های دام‌های بزرگ، واحد علوم و تحقیقات، دانشگاه آزاد اسلامی، تهران، ایران

\*مسئول مکاتبه: Email: M.mashayekhi@iaut.ac.ir

### چکیده

**زمینه مطالعاتی:** امروزه استفاده از مارکس‌های ژنتیکی جهت حفظ و مدیریت تنوع در نژادهای مختلف اسب در سراسر جهان بسیار مرسوم است. هدف: در این تحقیق تنوع توالی تکراری کوتاه در نژادهای اسب‌های عرب و کاسپین با استفاده از ۴ جایگاه *VHL20*, *HTG4*, *AHT4*, *HMS7* مورد توافق انجمن ژنتیک حیوانات (ISAG) مورد بررسی قرار گرفته و فراوانی آللی تعیین شده است. روش کار: برای این منظور DNA ژنومی از نمونه خونی اسب‌ها توسط روش مایلر استخراج گردید. DNA به وسیله واکنش زنجیره‌ای پلیمران چندگانه توسط پرایمر نشان‌دار تکثیر شد. محصولات حاصل توسط دستگاه الکتروفورز کاپیلاری مورد آنالیز ژنتیکی قرار گرفت. نتایج: نتایج حاصل از ژنوتایپ، حاکی از وجود متوسط ۷/۵ آلل در اسب‌های عرب و ۷ آلل در اسب‌های کاسپین بود. متوسط هتروزیگوسیتة مشاهده شده (Ho) ۰/۷۶۱. در اسب عرب و ۰/۷۹۹ در اسب کاسپین و همچنین متوسط هتروزیگوسیتة مورد انتظار (He) ۰/۷۷۹ در اسب عرب و ۰/۸۴ در اسب کاسپین بود. نتیجه‌گیری نهایی: نتایج نشان‌دهنده چندشکلی و کارآمدی بالای چهار جایگاه مورد-استفاده در تعیین نژاد، تنوع و تست‌های ابوت می‌باشد.

**واژگان کلیدی:** تنوع ژنتیکی، توالی تکراری کوتاه، ریز ماهواره، تست‌های ابوت، مولتی پلکس PCR

### مقدمه

سهولت تعیین سایز آلل‌ها، جایگاه ویژه‌ای را در تعیین هویت و نژاد گونه‌های مختلف پیدا کرده است (کیمپتون و همکاران ۱۹۹۴؛ مایکا و همکاران ۱۹۹۶؛ و وینستوک و همکاران ۲۰۰۵). از این روش‌های دقیق و سریع جهت تعیین تنوع ژنتیکی و به طبع آن برنامه‌ریزی اقتصادی پرورش اسب‌ها، می‌توان سود جست (گورگسو و همکاران ۲۰۰۵).

امروزه از مارکرهای ژنتیکی مختلفی برای تعیین نژاد و خلوص اسب‌ها استفاده می‌شود (بولینگ و همکاران ۲۰۰۱). استفاده از مارکرهای مولکولی، پلی-مورفیسم‌هایی در سطح DNA آشکار نموده است، که یک نکته کلیدی در مطالعات ژنتیکی حیوانات به شمار می‌رود (بایناس و همکاران ۱۹۹۵ و الگرن و همکاران ۱۹۹۲). در بین مارکرهای مولکولی، مارکر میکروساتلایت به‌طور وسیع استفاده می‌شود و به دلیل

پراکندگی در کل ژنوم و نیز از معایب این روش هزینه بالا و نیز مشکل طراحی پرایمر می‌توان نام برد. در ضمن لازمه تعیین دقیق توالی‌های تکراری کوتاه استفاده از روش‌هایی همچون مولتی پلکس چندگانه که دارای مزایایی همچون استفاده هم‌زمان از چند پرایمر و تکثیر چند جایگاه در یک میکروتیوب، سرعت بالا و کاهش حجم مواد مصرفی و درعین‌حال از محدودیت‌های این روش به مشکل اپتیمایز کردن چند پرایمر، باندهای کاذب و نیز نیاز به دستگاه ترمو سایکلر گرادینت اشاره نمود (اسکلوتر ۲۰۰۰؛ فرنال و همکاران ۲۰۱۳ و گوئیکین و همکاران ۱۹۹۴). از این‌رو اهتمام مؤسسات علمی و تحقیقاتی کشورمان در راستای شناسایی دقیق نژادهای اسب ایرانی که به‌عنوان ذخایر ملی محسوب می‌شود در معرفی و ایجاد نژادهای اصیل ایرانی و جدید به جهان توفیقات روزافزونی را به‌دنبال خواهد داشت. هدف تحقیق حاضر تعیین تنوع ژنتیکی اسب‌های مناطق مختلف ایران و نیز یافتن یک الگوی مشخص جهت شناسایی نژاد و حفظ گونه‌های در معرض خطر می‌باشد.

#### مواد و روش‌ها

خون‌گیری از ۲۲ رأس اسب نژاد عرب آذربایجان شرقی (اطراف تبریز) و ۱۵ رأس اسب نژاد کاسپین (بندر انزلی) انجام و در لوله‌های ونوجکت حاوی EDTA جمع‌آوری و سپس درون آیس پک به آزمایشگاه ژنتیک دانشگاه آزاد تبریز منتقل و توسط روش مایلر (مایلر و همکاران ۱۹۸۸)، DNA ژنومی استخراج گردید. پس از بررسی اولیه DNA در ژل الکتروفورز ۰/۸ درصد، برای اطمینان از عدم آلودگی و غلظت مناسب DNA استخراجی جهت انجام PCR از دستگاه نانودراپ استفاده شد. چهار جفت پرایمر *VHL20*، *HTG4*، *AHT4* و *HMS7* مورد توافق انجمن ژنتیک حیوانات که در انتهای ۵، توسط رنگ فلورسانت 6-FAM نشان‌دار شده به شرکت BIONEER کانادا سفارش داده شد

طبق آخرین جلسه انجمن بین‌المللی ژنتیک حیوانات که در سال ۲۰۱۴ در کشور چین به‌منظور بررسی ژنتیکی نژادهای مختلف اسب جهان برگزار گردید، ۱۷ جایگاه ژنی برای بررسی و اثبات نسب و نژاد اسب‌ها معرفی گردید. این انجمن، میکروساتلیت‌هایی که امروزه کاربرد فراوانی در ژنوتایپینگ اسب دارد را مورد تجزیه و تحلیل قرار داده و جهت استفاده در مراکز تحقیقاتی و خدماتی سراسر جهان معرفی نموده است (وینتون و همکاران ۲۰۱۵).

استفاده از این تکنولوژی پتانسیل عظیمی را برای توسعه و پرورش نژادهای مختلف اسب اصیل ایجاد می‌کند که می‌تواند از لحاظ اقتصادی اهمیت بسزایی داشته باشد (وایمرز و همکاران ۱۹۹۸ و هاینجن و همکاران ۱۹۹۴). با توجه به عدم تحقیقات جامع و کامل در ایران هنوز یک الگوی جامع مشخصی برای بررسی نژادهای مختلف اسب وجود ندارد. بنابراین بررسی تنوع ژنتیکی موجود در بین نژادهای مختلف اسب ایران و مقایسه با سایر کشورها می‌تواند در شناسایی و حفظ نژادهای اصیل ضرورت فراوانی داشته باشد.

با توجه به اینکه صنعت پرورش اسب به‌عنوان چهارمین صنعت از لحاظ درآمدزایی در جهان مطرح است (سایت رسمی سازمان غذا و کشاورزی)؛ و نیز با عنایت به تنوع اسب‌های ایران که از آن جمله می‌توان به اسب‌های عرب، کرد، ترکمن و کاسپین اشاره نمود. تعیین خلوص و نسب، نزد صاحبان و پرورش‌دهندگان اسب، لزوم تحقیقات آزمایشگاهی را در این مورد به اثبات می‌رساند. با توجه به تحقیقات گذشته در داخل و خارج کشور که به‌صورت موردی و بر روی نژاد خاصی انجام شده، خلاء موجود در بررسی اسب‌های مناطق مختلف ایران از لحاظ تنوع مارکرهای ژنتیکی مثل STR ضرورت پیدا می‌کند. از جمله محاسن این مارکرها وراثت مندلی، هم‌بارزی، پلی‌مورفیسم بالا و

<sup>1</sup>International Society for Animal Genetics (ISAG)

<sup>2</sup>Food and Agriculture Organization (FAO)

۷۲ درجه ۵ دقیقه انجام گردید. محصولات حاصل از واکنش Multiplex PCR در ژل الکتروفورز ۱/۵ درصد مشاهده شده و پس از اطمینان از تکثیر جایگاه‌ها، باقیمانده محصولات Multiplex PCR توسط دستگاه الکتروفورز کاپیلاری مورد آنالیز ژنتیکی قرار گرفت. تعداد آلل‌ها و نیز هتروزیگوسیت‌ها مشاهده شده و مورد انتظار از تعادل هاردی-وینبرگ که توسط آزمون کای مربع به اثبات رسید، محاسبه گردید.

(جدول ۱). در هر میکروتیوب ۰/۲ سی‌سی، جهت انجام Multiplex PCR در حجم نهایی ۲۵ میکرولیتر، ۱۲/۵ میکرولیتر مسترمیکس و از هر تک جفت پرایمرها ۰/۵ میکرولیتر و ۱ میکرولیتر DNA و ۷/۵ میکرولیتر آب مقطر در روی آیس پک مخلوط گردید. چرخه دمایی Multiplex PCR شامل واسرشت اولیه در ۹۵ درجه، ۵ دقیقه و ۲۵ چرخه به ترتیب واسرشت در ۹۵ درجه ۳۰ ثانیه و اتصال در ۵۹ درجه ۱ دقیقه و طویل شدن در ۷۲ درجه ۳۰ ثانیه و در نهایت طویل شدن نهائی در

جدول ۱- پرایمرهای مورد استفاده

Table 1- Used Primers

جایگاه Locus	موقعیت کروموزومی Gene position	توالی تکراری Repeated Sequence	توالی پرایمرها Primers sequences	اندازه آلی Allele size	منابع References
AHT4	24q14	(AC) <sub>n</sub> AT(AC) <sub>n</sub>	F: AACCGCCTGAGCAAGGAAGT R: GCTCCCAGAGAGTTTACCCT	144-164	Binns et al. (1995)
HMS7	1q25	(AC) <sub>2</sub> (CA) <sub>n</sub>	F: CAGGAAACTCATGTTGATACCATC R: TGTTGTTGAAACATACCTTGACTGT	165-185	Guerin et al. (1994)
HTG4	9	(TG) <sub>n</sub> AT(AG) <sub>5</sub> A AG (GA) <sub>5</sub> ACAG(AGGG) <sub>3</sub>	F: CTATCTCAGTCTTGATTGCAGGAC R: CTCCTCCCTCCCTCTGTTCTC	127-139	Ellegren et al. (1992)
VHL20	30	(TG) <sub>n</sub>	F: CAAGTCCTTACTTGAAGACTAG R: AACTCAGGGAGAATCTTCTCAG	87-105	Haeringen et al. (1994)

### نتایج و بحث

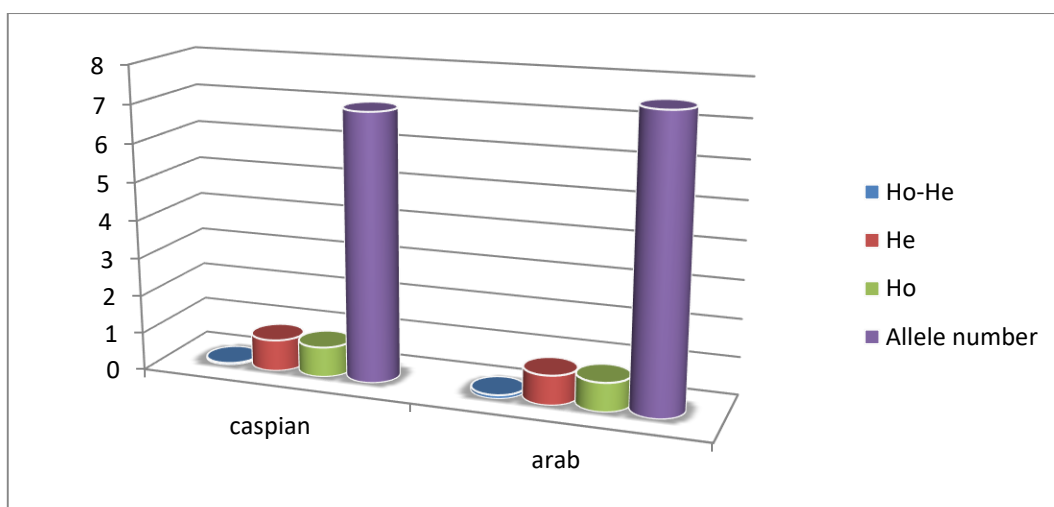
تعداد آلل و هتروزیگوسیتی مشاهده شده و مورد انتظار و اختلاف هتروزیگوسیت‌ها مشاهده شده و مورد انتظار و میانگین در چهار جایگاه مورد بررسی در اسب‌های نژاد عرب و کاسپین پس از محاسبه در جدول ۲ و شکل ۱ خلاصه شده است.

جدول ۲- تعداد آلل و هتروزیکوسیتی مشاهده شده ( $H_o$ ) و مورد انتظار ( $H_e$ ) و اختلاف هتروزیکوسیستی مشاهده شده و مورد

انتظار ( $H_o-H_e$ ) و میانگین در اسب‌های نژاد عرب و کاسپین

Table 2- Number of Allele, Observed and expected hetrozygosity, Differences Observed and expected hetrozygosity and average in Arab and Caspian horse breeds

لوکوس Locus	نژاد Breed	تعداد آلل Allele number	$H_o$	$H_e$	$(H_o-H_e)$
VHL20	کاسپین Caspian	7	0.866	0.84	0.026
	عرب Arab	7	0.727	0.782	0.055
HTG4	کاسپین Caspian	6	0.8	0.858	0.058
	عرب Arab	6	0.863	0.71	0.153
AHT4	کاسپین Caspian	8	0.733	0.862	0.129
	عرب Arab	10	0.818	0.876	0.058
HMS7	کاسپین Caspian	7	0.8	0.8	0
	عرب Arab	7	0.636	0.749	0.113
متوسط Average	کاسپین Caspian	7	0.799	0.84	0.053
	عرب Arab	7.5	0.761	0.779	0.095



شکل ۱- تعداد آلل و نیز هتروزیکوسیستی مشاهده شده ( $H_o$ ) و مورد انتظار ( $H_e$ ) و اختلاف هتروزیکوسیستی مشاهده شده و

مورد انتظار ( $H_o-H_e$ ) در اسب‌های نژاد عرب و کاسپین

Figure 1- Number of Allele, Observed and expected hetrozygosity, Differences Observed and expected hetrozygosity and average in Arab and Caspian horse breeds

جایگاه *VHL20* تقریباً اسب‌های ایران و سوریه مشابه‌اند ولی در جایگاه *HTG4* میزان هتروزیگوسیتی در نژادهای اسب عرب ایران خیلی بیشتر از اسب‌های عرب سوریه است.

در مطالعه ماهروس و همکاران (۲۰۱۱) بر روی اسب‌های عرب مصر در *AHT4*، ۶ آلل و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۳۳ و هتروزیگوسیتی مشاهده‌شده ۰/۹۲ که در مقایسه با اسب‌های عرب ایران ۱۰ آلل و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۸۲ و هتروزیگوسیتی مشاهده‌شده ۰/۸۱ که نشانگر هتروزیگوسیتی بالا در این جایگاه در مقایسه با اسب‌های عرب ایران دارد.

در مطالعه‌ای که توسط مصطفی و همکاران (۲۰۱۱) در استان چهارمحال و بختیاری انجام گردید میزان هتروزیگوسیتی نسبت به مطالعه حاضر کم‌تر بوده و نشان از هموزیگوسیت بالا نسبت به اسب‌های عرب منطقه آذربایجان شرقی دارد.

در نژاد اسب کاسپین در جایگاه *VHL20*، ۷ آلل که بیش‌ترین فراوانی آللی مربوط به آلل ۹۸/۵ با فراوانی ۰/۴ و نیز کم‌ترین فراوانی آللی در همان جایگاه در آلل‌های ۹۵/۵ و ۱۰۲/۱ و ۱۰۴/۸ با فراوانی برابر ۰/۰۳۳ مشاهده گردید که خارج از محدوده آللی مورد انتظار بود. در جایگاه *HTG4*، ۶ آلل که بیش‌ترین فراوانی آللی مربوط به آلل ۱۲۹/۳ با فراوانی ۰/۳۶۶ و نیز کم‌ترین فراوانی آللی در همان جایگاه در آلل‌های ۱۲۴/۶ و ۱۳۳/۶ و ۱۳۷/۹ با فراوانی برابر ۰/۰۳۳ مشاهده گردید که از محدوده مورد انتظار بیش‌تر بود. در جایگاه *AHT4*، ۸ آلل که بیش‌ترین فراوانی آللی مربوط به آلل ۱۴۸/۳ با فراوانی ۰/۳۳۳ و نیز کم‌ترین فراوانی آللی در همان جایگاه در آلل‌های ۱۴۲/۷ و ۱۴۴/۹ و ۱۶۰/۲ با فراوانی برابر ۰/۰۳۳ مشاهده گردید که در محدوده مورد انتظار نبود. در جایگاه *HMS7*، ۷ آلل که بیش‌ترین فراوانی آللی مربوط به آلل ۱۷۳/۷ با فراوانی ۰/۳ و نیز کم‌ترین فراوانی آللی در همان جایگاه در آلل‌های ۱۷۱/۱ و ۱۷۲/۹ با فراوانی برابر ۰/۰۳۳ دیده شد.

با توجه به این‌که که طول قطعات تکثیری قابل‌انتظار در جایگاه *VHL20*، ۸۷-۱۰۵ جفت باز است، در نژاد اسب عرب بررسی‌شده در این تحقیق در این جایگاه، ۷ آلل که بیش‌ترین فراوانی آللی مربوط به آلل‌های ۹۴ و ۱۰۶/۸ با فراوانی ۰/۲۷۳ و نیز کم‌ترین فراوانی آللی در همان جایگاه در آلل‌های ۸۶/۵ و ۱۰۰/۸ با فراوانی برابر ۰/۰۲۳ مشاهده گردید. در جایگاه *HTG4* طول قطعات تکثیری قابل‌انتظار ۱۳۹-۱۲۷ جفت باز است، در این جایگاه ۶ آلل که بیش‌ترین فراوانی آللی مربوط به آلل ۱۳۱/۴ با فراوانی ۰/۴۷۸ و نیز کم‌ترین فراوانی آللی در همان جایگاه در آلل‌های ۱۳۵/۸ و ۱۳۸ با فراوانی برابر ۰/۰۲۳ مشاهده گردید. در جایگاه *AHT4* طول قطعات تکثیری قابل‌انتظار ۱۶۴-۱۴۴ جفت باز است، در این جایگاه ۱۰ آلل که بیش‌ترین فراوانی آللی مربوط به آلل ۱۴۶/۱ با فراوانی ۰/۲۷۳ و نیز کم‌ترین فراوانی آللی در همان جایگاه در آلل‌های ۱۴۰/۵ و ۱۵۵/۳ با فراوانی برابر ۰/۰۲۳ مشاهده گردید که از محدوده مورد انتظار کمی متفاوت بود. در جایگاه *HMS7* طول قطعات تکثیری قابل‌انتظار ۱۸۵-۱۶۵ جفت باز است، در این جایگاه ۷ آلل که بیش‌ترین فراوانی آللی مربوط به آلل ۱۷۳/۷ با فراوانی ۰/۴۰۹ و نیز کم‌ترین فراوانی آللی در همان جایگاه در آلل ۱۸۳/۲ با فراوانی برابر ۰/۰۲۲ مشاهده گردید.

با توجه به مطالعات خوانشور و همکاران (۲۰۱۳) بر روی اسب‌های عرب سوریه در جایگاه *HMS7* تعداد ۶ آلل و هتروزیگوسیتی مشاهده‌شده ۰/۷۹ و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۷۶ برآورد گردیده که در مقایسه با مطالعه حاضر اسب‌های عرب ۷ آلل و هتروزیگوسیتی مشاهده‌شده ۰/۶۴ و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۷۴ است و برای *AHT4*، ۶ آلل و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۷ و هتروزیگوسیتی مشاهده‌شده ۰/۶ برای اسب‌های عرب سوریه که در مقایسه با اسب‌های عرب ایران برعکس جایگاه قبلی هموزیگوسیتی در اسب‌های سوریه بیش‌تر است. در

هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۱ گزارش شده و برای *AHT4* ۴ آلل و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۶۳ و هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۰/۸۶ گزارش شده که در مقایسه با نتایج حاضر برای جایگاه *VHL20*، ۷ آلل با هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۸۴ و هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۰/۸۶۶ و برای *AHT4* ۸ آلل و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۸۶۲ و هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۰/۷۲۳ است، تفاوت معناداری دارد.

### نتیجه‌گیری کلی

نتایج حاکی از کارآمدی ژنوتایپینگ ریز ماهواره‌های DNA در تشخیص نژاد اسب و تست‌های ابوت می‌باشد. این دست مطالعات برای شناسایی تنوع ژنتیکی، حفظ، مدیریت و برنامه‌ریزی برای گونه‌های در معرض خطر و نیز پرورش نژادهای اسب اصیل بسیار مفید است. تعداد آلل‌ها و میزان هتروزیگوسیت در چهار جایگاه مورد بررسی در این تحقیق نشان‌دهنده پلی-مورفیسم و تنوع ژنتیکی بالا در جمعیت مورد بررسی می‌باشد.

در مطالعه‌ای که توسط شهسورانی و همکاران (۲۰۱۰) بر روی جمعیت اسب‌های کاسپین انجام شد در جایگاه *VHL20*، ۱۲ آلل با هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۸۶ و هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۰/۴۲ گزارش شده که در مقایسه با مطالعه حاضر بر روی اسب‌های کاسپین بندر انزلی که تعداد ۷ آلل و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۸۴ و هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۰/۸۶۶ تفاوت معناداری دارد که نشانگر هتروزیگوسیتی بالای مطالعه حاضر دارد. و نیز در همان تحقیق در جایگاه *HTG4* ۶ آلل و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۷۱ و هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۰/۴۲ که در مقایسه با مطالعه حاضر با تعداد آلل مشابه و هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۰/۸ و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۸۵۸ است. نیز در جایگاه *HMS7* تعداد ۹ آلل و هتروزیگوسیتی مشاهده شده ۰/۴۱ و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۷۷ برآورد گردیده که در مقایسه با مطالعه حاضر تعداد ۸ آلل و هتروزیگوسیتی مشاهده شده و هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۸ است. در مطالعه دیگری که توسط امیر نیا و همکاران (۲۰۰۷) بر روی جمعیت اسب‌های کاسپین انجام شد در جایگاه *VHL20*، ۵ آلل با هتروزیگوسیتی مورد انتظار ۰/۷ و

### منابع مورد استفاده

- Amirinia C, Seyedabadi H, Banabazi M. H and Kamali M. A, 2007. Bottleneck Study and Genetic Structure of Iranian Caspian Horse. *Pakistan Journal of Biological Sciences* 10(9): 1540-1543.
- Binns MM, Holmes NG, Rolliman A and Scott AM, 1995. The identification of polymorphic microsatellite loci in the horse and their use in thoroughbred parentage testing. *British Veterinary Journal* 151(1): 9-15.
- Bowling AT, 2001. Historical development and application of molecular genetic tests for horse identification and parentage control. *Livestock Production Science* 72(1): 11-116.
- Ellegren H, Johansson M, Sandberg K and Andersson L, 1992. Cloning of highly polymorphic microsatellites in the horse. *Animal Genetics* 23(2): 133-142.
- Fornal A, Radko A and Piestrzyńska-Kajtoch A, 2013. Genetic polymorphism of Hucul horse population based on 17 microsatellite loci. *Acta Biochimica Polonica* 60(4): 761-765.
- Georgescu SE, Condac E, Rebedea M, Tesio CD, Dinischiotu A and Costache, M, 2005. Arabian horses genotyping using seventeen microsatellites. *Archiva Zootechnica* 8:173-178.
- Guerin G, Bertaud M and Amigues Y, 1994. Characterization of seven new horse microsatellites: HMS1, HMS2, HMS3, HMS5, HMS6, HMS7 and HMS8. *Animal Genetics* 25(1): 62-62.
- Haeringen HV, Bowling AT, Stott ML, Lenstra JA and Zwaagstra KA, 1994. A highly polymorphic horse microsatellite locus: *VHL20*. *Animal Genetics* 25(3): 207-207.

- Khanshour AM, Conant EK, Juras R and Cothran EG, 2013. Microsatellite analysis for parentage testing of the Arabian horse breed from Syria. *Turkish Journal of Veterinary and Animal Sciences* 37(1): 9-14.
- Kimpton C, Fisher D, Watson S, Adams M, Urquhart A, Lygo J and Gill P, 1994. Evaluation of an automated DNA profiling system employing multiplex amplification of four tetrameric STR loci. *International journal of legal medicine* 106(6): 302-311.
- Mahrous KF, Hassanane M, Mordy MA, Shafey HI and Hassan N, 2011. Genetic variations in horse using microsatellite markers. *Journal of Genetic Engineering and Biotechnology* 9(2): 103-109.
- Micka KA, Sprecher CJ, Lins AM, Comey CT, Koons BW, Crouse C and Ma M, 1996. Validation of multiplex polymorphic STR amplification sets developed for personal identification applications. *Journal of Forensic Science* 41(4): 582-590.
- Miller SA, Dykes DD and Polesky HF, 1988. A simple salting out procedure for extracting DNA from human nucleated cells. *Nucleic Acids Research* 16(3): 1215.
- Mostafa F, Mohammad JK, Abbas D and Saadat M, 2011. Identity testing with fourteen genetic markers of Arabian horses in Charmahal-va-Bakhtiari province. *International Conference on Life Science and Technology* 3: 202-204.
- Schlötterer C, 2000. Evolutionary dynamics of microsatellite DNA. *Chromosoma* 109(6): 365-371.
- Shahsavarani H and Rahimi-Mianji G, 2010. Analysis of genetic diversity and estimation of inbreeding coefficient within Caspian horse population using microsatellite markers. *African Journal of Biotechnology* 9(3): 293-299.
- Weinstock J, Willerslev E, Sher A, Tong W, Ho SY, Rubenstein D and Prieto A, 2005. Evolution, systematics, and phylogeography of Pleistocene horses in the New world: a molecular perspective. *PLOS Biology* 3(8): e241.
- Wimmers K, Ponsuksili S, Schmoll F, Hardge T, Hatzipanagiotou A, Weber J and Schellander K, 1998. Efficiency of microsatellite markers of the international standard panel for parentage control in German horse populations. *Zuechtungskunde (Germany)* 7:233-241.
- Winton CL, Plante Y, Hind P, McMahon R, Hegarty MJ, McEwan NR and Nash DM, 2015. Comparative genetic diversity in a sample of pony breeds from the UK and North America: a case study in the conservation of global genetic resources. *Ecology and Evolution* 5(16): 3507-3522.

## The study of genetic variability of Arabian and Caspian horses using microsatellite

H Benaabadi<sup>1</sup>, MR Mashayekhi<sup>2\*</sup>, A Hasanpour<sup>3</sup> and MR Ayubi<sup>4</sup>

Received: May 01, 2016

Accepted: January 08, 2017

<sup>1</sup>MSc Graduated, Department of Genetic, Tabriz Branch, Islamic Azad University, Tabriz, Iran

<sup>2</sup>Assistant professor, Department of Genetic, Tabriz Branch, Islamic Azad University, Tabriz, Iran

<sup>3</sup>associate professor, Department of Clinical Sciences, Tabriz Branch, Islamic Azad University, Tabriz, Iran

<sup>4</sup>PhD Student, Department of Large Animal Internal Disease, Faculty of Science and Research Branch, Islamic Azad University, Tehran, Iran

\*Corresponding author: M.mashayekhi@iaut.ac.ir

**Introduction:** Nowadays the genetic markers are very usual for the diversity and management in different horse breeds all around the world. One of the most important goals for horse breeders is conserving the typical phenotype and characters of horses. This conservation is performed based on selection and inbreeding (Winton et al. 2015). In this regard, the main disadvantage is the homozygosity of undesirable alleles in the populations, which results in the reduced level of genetic variation, that in turn leads to lots of defects and susceptibility to recessive diseases (Shahsavaran et al. 2010). DNA genotyping by microsatellites is usually used for determining genetic diversity and parentage testing. However, there are inherited regions of DNA that can vary in different creatures. Variations in DNA sequence are named "polymorphisms". As findings show, sequences with the highest degree of polymorphism are very useful for DNA analysis in paternity verifications. This term is based on analyzing the inheritance of a class of DNA polymorphisms known as Short Tandem Repeats (STR). STRs are short sequences of DNA, normally of length 2-5 base pairs, that are repeated numerous times in a head-tail manner. The polymorphisms in STRs are due to the different number of copies of the repeat element that can occur in a population of individuals. On the basis of different repeat units, STRs can be classified into different types. On the one hand, according to the length of the major repeat unit, STRs are classified into mono-, di-, tri-, tetra-, penta-, and hexanucleotide repeats. The total number of each type decreases as the size of the repeat unit increases. Short tandem repeats (STRs) like microsatellites represent lots of advantages including codominant inheritance and extreme polymorphism (Miller et al. 1988). This study determined short tandem repeat (STR) and allele frequency of Arab and Caspian horse breeds in different regions of Iran using four loci (VHL20, AHT4, HTG4, HMS7) recommended by the (ISAG).

**Material and methods:** Blood samples were collected from 37 Iranian horse breeds (East Azerbaijan and Gilan provinces). EDTA as an anticoagulant agent was used in blood tubes. Genomic DNA was extracted and purified by salting out method from whole blood (Miller et al. 1988). Then, DNA concentration was evaluated using NanoDrop at 260 nm. Next, four microsatellite markers were used as labelled with fluorescent dye (6-FAM) (Table1). Afterwards, multiplex PCR was performed in a total volume of 25  $\mu$ l using the following cycling conditions: the first denaturation at 95°C for 5 min followed by 25 cycles at 95°C for 30 sec, 59°C for 1 min, 72°C for 30 sec, and a final extension at 72°C for 5 min. PCR products were checked through electrophoresis on 1/8% agarose gel. Then, they were genotyped by capillary electrophoresis on Genetic Analyzer ABI PRISM 3100 (Applied Biosystems, USA). The size of alleles was measured by fluorescent fragment analyzer Gene Marker genotype software and the alleles per locus were calculated by counting.

**Results and discussion:** Genotypes showed the mean number of alleles 7.5 in Arab horses and 7 in Caspian horses. As regards that mean observed heterozygosity ( $H_o$ ) 0.761 in Arab and 0.799 in



Caspian horse also expected heterozygosity ( $H_e$ ) calculated 0.779 in Arab and 0.84 in Caspian horse. The equine microsatellite was introduced by (Ellegren et al. 1992). In the present study, the highest number of polymorphism was 10 for AHT4 locus in Arabian horses compared with 9 in Egyptian Native horses (Mahrous, Hassanane et al. 2011). Two Iranian horse populations (Caspian and Arabian) had high heterozygosity. Iranian Caspian pony heterozygosity (0.84) was higher than that of UK Pony (Winton, Plante et al. 2015). This result was even higher than what was obtained in another study 0.605 (Amirinia et al. 2007) and lower than 0.8 (Shahsavarani et al. 2010).

**Conclusion:** Our findings were in agreement with other studies in that microsatellite DNA genotyping is useful for individual identification, and paternity and maternity verification on horse population. These kinds of studies help in assessing genetic diversity for conservation, management and breeding program in horse breeds. The number of alleles and heterozygosity level in four loci in our studied population showed higher genetic variability and polymorphism.

**Keywords:** Genetic variability, Microsatellite, Paternity testing, Multiplex PCR