

## Research Paper

### Identification of Selection Signatures Related to Johne's Disease in Iranian Holstein Cows using Genomic Data

Fateme Navoshki<sup>1</sup>, Hossein Moradi shahr babak<sup>1</sup>, Ali Sadeghi Sefid Mazgi<sup>3</sup> and Johann Solkner<sup>4</sup>

1- Ph.D., Department of Animal Sciences, College of Agriculture & Natural Resources, University of Tehran, Karaj, Alborz, Iran

2- Assistant Professor, Department of Animal Sciences, College of Agriculture & Natural Resources, University of Tehran, Karaj, Alborz, Iran, (Corresponding authors: hmoradis@ut.ac.ir)

3- Associate Professor, Department of Animal Science, Faculty of Agriculture, Isfahan University of Technology, Isfahan, Iran

4- Professor, Department for Sustainable Agricultural Systems University of Natural Resources and Life Sciences, Vienna (BOKU)

Received: 27 November, 2023

Accepted: 17 February, 2024

#### Extended Abstract

**Background:** One of the principal and challenging animal studies in population genetics is to identify the signs of selection to improve economic traits and reduce diseases. Johne's disease is an incurable chronic bacterial infection that primarily affects the lower parts of the small intestine of ruminants, although its pathology and symptoms vary among species. The economic consequences of Johne's disease include reduced production, loss of genetic value, increased sensitivity to other diseases, increased interval between calving, weight loss, reduced carcass value, reduced fertility (due to reduced serum progesterone formation and corpus luteum), decreased quality and quantity of milk (decreasing fat and protein and increasing somatic cells in milk), and premature elimination. According to the results of new research, this bacterium may be a zoonotic pathogen that plays a role in causing Crohn's disease (a chronic inflammatory bowel disease (IBD)) in humans. Even after milk pasteurization, this pathogen remains alive and is therefore a threat to the health of society. This disease is one of the main diseases economically and one of the most prevalent diseases, causing great economic damage to the livestock industry worldwide. In this study, an extensive genome-wide scan was performed using single nucleotide polymorphisms (SNPs) to identify the signs of selection between populations of Holstein cows affected by Johne's disease and healthy animals.

**Methods:** In this study, 145 Holstein cows of the Feka cattle farm in Isfahan were genotyped based on Illumina 30K chips. Cows were grouped into two sick and healthy groups, with 45 and 100 cows, respectively. Quality control indicators included the animal read rate (mind), SNP read rate (geno), rare allele frequency (MAF), and Hardy-Weinberg equilibrium. To identify important metabolic pathways, ClueGo (version 2.5.6) was used in Cytoscape software, which provides biological interpretations of genes. In this study, two statistics, iHS and RSB, were used to identify the signs of selection.

**Results:** Using iHS statistics, 63 and 70 genes were identified in the diseased and healthy populations of Holstein cows, respectively. The important genes identified by iHS statistics included HCN2, DOCK4, ITGA8, and STAG1 in the patient population, and CAV2, CNTNAP4, MIB1, and TTC23 in the healthy population. After examining the selected regions, 39 and 53 genes were identified in the diseased and healthy populations of Holstein cows with RSB statistics. The important genes identified by RSB statistics included GRID2, PPIP5K2, and CTNNA2 in the patient population, and DOCK1, PCDH9, and AK1 in the healthy population.

**Conclusion:** In the present study, the results of the iHS statistics showed that 84 and 96 genomic regions were under selection in the healthy and patient populations, as well as 152 and 129 genomic regions in the healthy and patient populations using the RSB statistics. Most of the genes identified in this study were related to immunity, cancer, bacterial invasion of cells, cell aging,



cell response, growth, and cell adhesion, which are among the important biological traits and characteristics of living organisms. By identifying possible candidate genes related to and resistance to Johne's disease in cattle, this information can be used in breeding programs (selection to reduce or increase the expression and frequency of important genes) for Holstein cows in Iran. However, due to the incomplete information related to the function of the genes in cattle species and the small population used in this study, more extensive studies with more samples and the analysis of several separate populations will provide a better understanding of candidate genes for Johne's disease in the cattle population.

**Keywords:** Dairy Cattle, iHS, Johne's disease, RSB, Selection Signature, SNP

**How to Cite This Article:** Navoshki, F., Moradi shahr babak, H., Sadeghi Sefid Mazgi, A., & Solkner, J. (2024). Identification of Selection Signatures Related to Johne's Disease in Iranian Holstein Cows using Genomic Data. *Res Anim Prod*, 15(3), 30-41. DOI: [10.61186/rap.15.3.30](https://doi.org/10.61186/rap.15.3.30)

## مقاله پژوهشی

## شناسایی مناطق تحت انتخاب مرتبط با بیماری یون در گاوها های هلشتاین ایرانی با استفاده از داده های ژنومی

فاطمه ناوشکی<sup>۱</sup>، حسین مرادی شهربابک<sup>۲</sup>، علی صادقی سفید مزگی<sup>۳</sup> و جوهران سولکنر<sup>۴</sup>

- ۱- دانش آموخته دکتری، گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران، کرج، البرز، ایران  
۲- استادیار، گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه تهران، کرج، البرز، ایران، (نویسنده مسؤول: hmoradis@ut.ac.ir)  
۳- دانشیار، گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه صنعتی اصفهان، اصفهان، ایران  
۴- استاد، گروه علوم دامی، دانشکده کشاورزی و منابع طبیعی دانشگاه بوکو، وینا، اتریش

تاریخ پذیرش: ۱۴۰۲/۰۹/۲۸

تاریخ دریافت: ۱۴۰۲/۰۹/۰۶

صفحه: ۴۱ تا ۴۳

### چکیده مبسوط

**مقدمه و هدف:** یکی از مهم‌ترین و چالش برانگیزترین مطالعات حیوانات در زمینه ژنتیک جمعیت، شناسایی نشانه‌های انتخاب در جهت ارتقا صفات اقتصادی و کاهش بیماری‌ها است. بیماری یون یک عفونت باکتریایی مزمن علاج‌ناپذیر است که به صورت اولیه قسمت‌های تحتانی روده کوچک نشخوارکنندگان را درگیر می‌کند، هرچند آسیب‌شناسی و نشانه‌های آن میان گونه‌ها متفاوت است. از پیامدهای اقتصادی بیماری یون کاهش تولید، از دست رفتن ارزش ژنتیکی، افزایش حساسیت به سایر بیماری‌ها، افزایش فاصله بین گوساله‌ایزی، کاهش وزن گیری، کاهش ارزش لشه، کاهش وزن گیری، (بهدلیل کاهش تشکیل پروٹئین‌سرون سرم و جسم زرد)، کاهش کیفیت و کمیت شیر (کاهش چربی و پروتئین و افزایش سلول‌های سوماتیک در شیر) و حذف پیش از موعد می‌باشد. از جهتی، با توجه به نتایج تحقیقات جدید احتمال داده می‌شود این باکتری یک پاتوژن ژنونز باشد که در ایجاد بیماری کرون (یک بیماری التهابی مزمن روده (IBD)) در انسان نقش دارد. نتایج بررسی تعدادی از محققان نشان می‌دهد که حتی در مواردی بعد از پاستوریزاسیون شیر نیز این پاتوژن، زنده باقیمانده و در نتیجه تهدیدی برای سلامت جامعه می‌باشد. این بیماری از نظر اقتصادی یکی از مهم‌ترین بیماری‌ها و از نظر شیوع یکی از شایع‌ترین بیماری‌های خسارت اقتصادی زیادی به صنعت دامداری در سراسر جهان وارد می‌کند. در این مطالعه، با هدف شناسایی نشانه‌های انتخاب بین جمعیت‌های گاوها مبتلا به بیماری یون و سالم هلشتاین، با استفاده از چندشکلی‌ای تک نوکلوتیدی (SNP) یک پویش گسترده در سطح ژنوم انجام شد.

**مواد و روش‌ها:** در این مطالعه از گاوها های کاوداری فکا در اصفهان که شامل ۴۵ رأس گاو هلشتاین بود استفاده شد. این ۱۴۵ راس بر اساس تراشه‌های 30K شرکت ایلومنیا تیبن ژنوتیپ شدند. گواه در دو گروه بیمار و سالم گروه‌بندی شدند. گروه بیمار شامل ۴۵ رأس و گروه سالم شامل ۱۰۰ رأس گاو بود. شاخص‌های کنترل کیفیت شامل نرخ خوانش جوان (mind), نرخ خوانش SNP (geno), فراوانی آلل نادر (maf) و تعادل هارددی – واینبرگ بودند. برای شناسایی مسیرهای متabolیکی مهم، از افزونه ClueGo (نسخه ۲.۵.۶) در نرم افزار Cytoscape استفاده شد که تفسیرهای بیولوژیکی ژن‌ها را ارائه می‌کند. در این مطالعه برای شناسایی نشانه‌های انتخاب از دو آماره iHS و RSB استفاده شد.

**یافته‌ها:** ۶۳ ژن در جمیت بیمار و ۷۰ ژن در جمیت سالم گاوها های هلشتاین توسعه آماره iHS شناسایی شده توسط آماره iHS در جمیت بیمار شامل STAG1 و ITGA8 و HCN2 و MIB1، CNTNAP4، CAV2 و همچنین در جمیت سالم شامل GRID2، DOCK4، TTC23 و MAF در جمیت بیمار ۵۳ ژن در جمیت بیمار و ۵۳ ژن در جمیت سالم گاوها های هلشتاین توسعه آماره RSB شناسایی شد. ژن‌های مهم شناسایی شده توسط آماره RSB در جمیت بیمار شامل CTNNA2 و PPIP5K2 و GRID2 و PCDH9 و در جمیت سالم شامل AK1 و DOCK1 و PCDH9 بودند.

**نتیجه‌گیری کلی:** در مطالعه اخیر، نتایج آماره iHS نشان داد که در جمیت سالم ۸۴ منطقه ژنومی و در جمیت بیمار ۹۶ منطقه ژنومی و همچنین در آماره RSB در جمیت سالم ۱۵۲ منطقه ژنومی و در جمیت بیمار ۱۲۹ منطقه ژنومی تحت انتخاب بودند. اکثر ژن‌های شناسایی شده در این مطالعه با اینمی، سلطان، تهاجم باکتری به سلول‌ها، پیری سلولی، پاسخ سلولی، رشد و چسبندگی سلولی در ارتباط بود، که جزو صفات و ویژگی‌های مهم زیستی جاندار فرار می‌گیرد. با مشخص شدن ژن‌های کاندید احتمالی مرتبط با بیماری یون و مقاوم به بیماری یون در گاو، می‌توان از این اطلاعات در برنامه‌های اصلاح نژادی (انتخاب در جهت کاهش یا افزایش بیان و فراوانی ژن‌های مهم) گاوها های هلشتاین در کشور استفاده کرد. البته بهدلیل اطلاعات ناقص مربوط به عملکرد ژن‌ها در گونه گاو و همچنین کوچک بودن جمیت مورد استفاده در این مطالعه، مطالعات گسترش‌تر با تعداد نمونه‌های بیشتر و تجزیه و تحلیل چند جمیت جداگانه درک بهتری از ژن‌های کاندید برای بیماری یون در جمیت گاو ایجاد خواهد نمود.

**واژه‌های کلیدی:** بیماری یون، گاو شیری، نشانه‌های انتخاب، SNP، RSB، iHS

حيوانات می‌شود. علائم کلینیکی بیماری یون به صورت تأخیری بروز می‌نماید و این امر به این دلیل می‌باشد که دوره کمون آن ۲ تا ۶ سال یا بیشتر است (Tiwari *et al.*, 2006).

در ایران برای اولین بار عامل بیماری از مدفع ماده گاوها نژاد جرسی وارداتی شرکت نفت آبادان جدا شد. تاکنون وقوع بیماری در گاو در استان‌های مختلف کشور گزارش شده است و خسارات جبران‌ناپذیری را به سیستم دامپوری وارد کرده است (Shahmoradi *et al.*, 2009). ضررهای اقتصادی بسیار قابل توجه می‌باشد، اما هزینه‌های تحملی غیرمستقیم و تلفات بهدلیل عفونت تحت بالینی ویران کننده‌تر است (Hasonova, 2006 and Pavlik, 2006).

### مقدمه

بیماری یون یک عفونت باکتریایی مزمن علاج‌ناپذیر است که به صورت اولیه قسمت‌های تحتانی روده کوچک نشخوارکنندگان را درگیر می‌کند، هرچند آسیب‌شناسی و نشانه‌های آن میان گونه‌ها متفاوت است. عفونت معمولاً هنگامی رخ می‌دهد که حیوانات جوان باکتری مايكوباكتریوم اویوم پاراتوبرکلوزیس را دریافت کنند. پس از الودگی، باکتری داخل سلول‌های روده‌ای حیوانات به آرامی رشد می‌کند و پس از مدتی سلول‌های اینمی حیوانات در پاسخ به حضور باکتری تکثیر می‌یابند که منجر به ضخیم شدن روده و آسیب به قابلیت جذب غذا و نشانه‌های کلینیکی بیماری یون در تعدادی از

ركوردها با روش‌های آماری به دست آمده است را می‌شود تأیید و تکمیل و حتی رد کرد (Mohammadifar & Mohammadabadi, 2018). همچنین، استفاده از ژنتیک مولکولی دارای مزایای زیادی از قبیل تعیین ژنتیک افراد برای جایگاه خاصی است (Bahador *et al.*, 2016). علاوه بر این استفاده از نشانگرهای مولکولی در برنامه‌های انتخاب و اصلاح نژاد حیوانات ممکن است به طور مهیجی پیشرفت ژنتیکی را تسربی بخشد (Mohamadipoor Saadatabadi *et al.*, 2021). مطالعه تنوع ژنتیکی اطلاعات مهمی را برای استراتژی‌های حفاظت و بهبود جمعیت حیوانات اهلی و سازگاری آن‌ها با محیط‌های خاص ارائه می‌دهد (Dong *et al.*, 2013).

بنابراین، هدف از این مطالعه شناسایی نشانه‌های انتخاب در گاوها بیمار یون و سالم هشتادین ایران با استفاده از نشانگر تک‌نوکلئوتیدی بود.

## مواد و روش‌ها

در این مطالعه که از گاوها هشتادین گاوداری فکا در اصفهان استفاده شد، جمعیت بیمار شامل ۴۵ رأس و جمعیت سالم شامل ۱۰۰ رأس گاو با محدوده سنی بین ۵-۲ سال و ترکیب جمعیتی نمونه‌های انتخابی همه شامل ماده‌ها بود. نمونه‌های خون از رگ و داجی به مقدار ۷-۵ میلی‌لیتر است赫صال شده همراه با ۰/۵ میلی‌لیتر EDTA در لوله‌های خلاء ریخته شد. نمونه‌های گرفته شده بلافصله بعد از شماره‌گذاری و با حفظ شرایط سرد به آزمایشگاه منتقل و تا زمان استخراج سرم DNA در دمای ۴ درجه سانتی‌گراد نگهداری شد. استخراج DNA با استفاده از کیت استخراج DNA از خون (Dnazarیست- ایران) صورت گرفت. به‌منظور بررسی کمیت و کیفیت DNA استخراج شده از اسپکتوفوتومتری (باورد-آمریکا) و ژل الکتروفورز استفاده شد که بر اساس ریزآرایه SNPchip30k تعیین ژنتیک شدند. برای بررسی کنترل کیفیت داده‌های ژنتیکی از نرم‌افزار Plink v1.9 استفاده شد. ساختارهای کنترل کیفیت شامل نرخ خواش حیوان (mind), نرخ خواش SNP (geno)، فراوانی آلل نادر (maf) و تعادل هاردی- واینبرگ بودند. حیوانات با نرخ تعیین ژنتیک ۹۹/۹ کمتر از ۹۹ درصد، SNPها با نرخ تعیین ژنتیک کمتر از ۹۹/۹ درصد، فراوانی آلل نادر کمتر از ۵ درصد و انحراف از تعادل هاردی- واینبرگ با شدت  $P < 1 \times 10^{-6}$  است (Kreitman *et al.*, 2002).

پس از مراحل کنترل کیفیت، در نهایت SNP ۲۸۷۹۹ برای آنالیزهای بعدی انتخاب شدند. بخش‌هایی از ژنوم که در iHS بالایی هستند نشان دهنده نشانه‌های انتخاب در هر جمعیت است که ممکن است بر اثر بیماری یون یا انتخاب به وجود آمده باشند. برای شناسایی مناطق ژنومی که ممکن است تحت انتخاب اخیر بوده باشند، iHS برای SNPها در سراسر ژنوم جمعیت‌های بیمار و سالم محاسبه شد. به‌منظور نشان دادن توزیع سیگنال‌های متمایز در هر کروموزوم، آماره iHS در برابر موقعیت ژنومی برای هر دو جمعیت ترسیم شد (شکل ۱).

جهت شناسایی نشانه‌های انتخاب در این بیماری، از دو آماره RSB استفاده شد. آزمون آماری iHS یک روش

شیوع بیماری یون در گاو و بز به ترتیب ۲ تا ۵۹٪ و ۳۷٪ است (Manning & Collins, 2001). در سایر مناطق از جمله اهواز آلودگی به این بیماری در کشتارگاه‌ها با استفاده از آزمون الایزا و رنگ‌آمیزی Ziehl-Neelsen به ترتیب ۳، ۱-۲/۴ و ۹۶٪ در گاو، بز و گوسفند بود. همچنین، نتایج بدست آمده در سایر نقاط ایران با استفاده از روش‌های الایزا، واکنش زنجیره‌ای پلیمراز (PCR)، کشت و رنگ‌آمیزی Ziehl-Neelsen که در آن‌ها از سرم، شیر و مدفوع استفاده شد، میزان شیوع این باکتری را در گاو و بز به ترتیب ۳/۶ تا ۲۵٪ و ۱۷/۳٪ گزارش کرد (Johnson *et al.*, 2019).

نکته قابل توجه این است که شیوع واقعی این بیماری در جمعیت دام ایران (گاو، بز و گوسفند) به طور معنی‌داری بالاست. در نتیجه توجه به این بیماری و آسیب‌های اقتصادی ناشی از آن ضروری است. ضررها اقتصادی ناشی از این بیماری شامل از دست رفتن سودمندی دام‌ها، کاهش تولید شیر بین ۵ تا ۲۵ درصد، کاهش ارزش لاشه، افت بازاریستی، عدم مصرف گوشت و هزینه‌های مریبوط به کنترل بیماری می‌باشد (Hasonova & Pavlik, 2006).

نشانگرهای SNP، یک فناوری جدید نشانگر مولکولی، برای اولین بار در سال ۱۹۹۶ ارائه شد، که به یک پلی‌مورفیسم ناشی از یک جهش تک‌نوکلئوتیدی در یک مکان خاص در توالی DNA اشاره دارد. به عنوان یک منبع ژنتیکی عمده از تغییرات فنوتیپی درون یک گونه در نظر گرفته می‌شوند و می‌توانند به عنوان یک نشانگر ژنتیکی مهم به حساب آیند. از جمله مزایای استفاده از این نشانگرها نسبت به استفاده از ریز ماهواره‌ها و دیگر نشانگرهای مولکولی شامل وجود این جهش‌ها در دو ناحیه کد کننده و غیر کد کننده، قابلیت دسترسی در تعداد بالا، دقت بالاتر و راحتی مقایسه نتایج بین پژوهش‌های مختلف است (Yang *et al.*, 2013). در حال حاضر، نشانگرهای SNP یکی از رویکردهای ارجح برای تعیین ژنتیک ہستند، زیرا در ژنوم فراوان ہستند، از نظر ژنتیکی پایدار هستند و قابلیت تجزیه و تحلیل به صورت خودکار دارند (Vignal *et al.*, 2002).

انتخاب‌های متوالی در طول زمان باعث ایجاد نشانه‌هایی در ژنوم می‌شود. این نشانه‌های ژنومی که در نتیجه انتخاب‌های متوالی بر روی ژنوم ایجاد می‌شود، نشانه‌های انتخاب نامیده می‌شوند. از این نشانه‌ها در جهت شناسایی جایگاه‌هایی که تحت انتخاب بوده‌اند، استفاده می‌شوند (Kreitman *et al.*, 2002).

با توجه به در دسترس بودن اطلاعات ژنومی گونه‌های مختلف دامی و پیشرفت ابزارهای آماری، شناسایی این ریاضیات در گونه‌های خاصی امکان‌پذیر شده است (Dong *et al.*, 2013). شناسایی نشانه‌های انتخاب می‌تواند منجر به شناسایی مناطق و ژن‌های مهم مرتبط با صفات و بیماری‌ها شود.

از طرف دیگر، اطلاع از ساختار ژنتیکی جمعیت‌ها در حوزه ژنتیک و اصلاح دام می‌تواند کمک بزرگی به طرح‌های اصلاح نژادی و از همه مهم‌تر، حفظ ذخایر ژنتیکی باشد (Gholamhoseini Gooki *et al.*, 2018). یکی از بهترین گزینه‌ها استفاده از نشانگرهای مولکولی است، زیرا با توجه به اطلاعات زیادی که دارا ہستند، نتایجی که از تجزیه و تحلیل

۵ درصد از بالاترین مقادیر برآورده شده به عنوان مناطق تحت انتخاب معرفی شدند (Tao *et al.*, 2020). بعد از شناسایی مناطق تحت انتخاب، برای پیدا کردن ژن‌های مرتبط با این مناطق از ژن لیست شرکت ایلومینا در محیط نرم‌افزار Plink v1.9 استفاده شد.

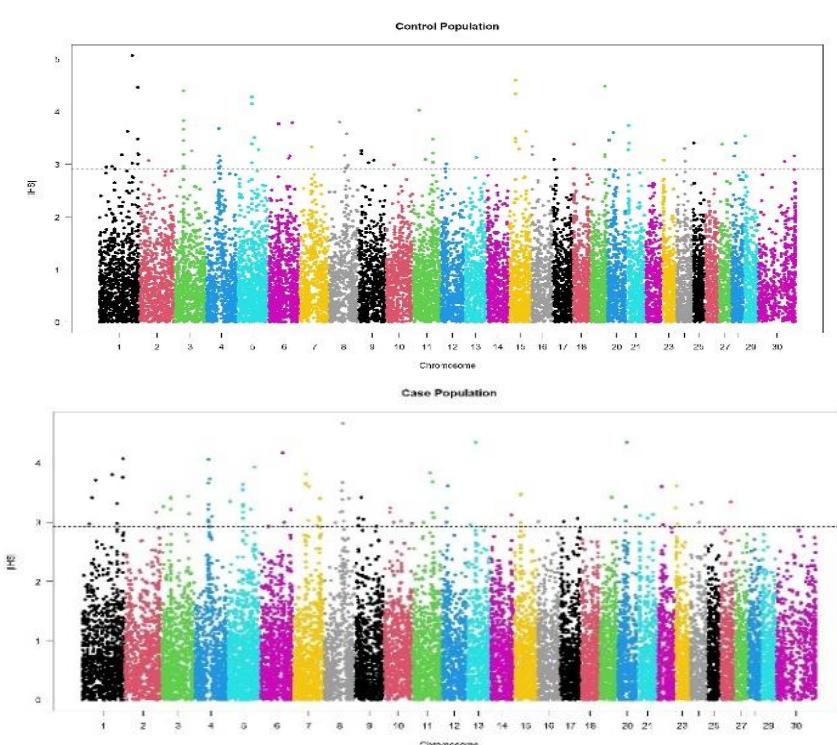
برای شناسایی مسیرهای متabolیکی مهم، از افزونه ClueGo (نسخه ۲.۵) در نرم‌افزار Cytoscape استفاده شد Bindea *et al.*, 2009 (al., 2009). ژن‌های کاندید با ارزش بالا انتخاب و تحت تجزیه و تحلیل غنی‌سازی عملکردی قرار گرفتند. نماد B.taurus به عنوان ارگانیسم پس زمینه انتخاب شد. مقادیر  $p < 0.05$  برای هر مسیر بیولوژی، پس از تصحیح بنفوذی، از نظر آماری معنی دار در نظر گرفته شد.

### نتایج و بحث

برآورده آماره iHS برای تمام SNPs در دو جمعیت بر روی ژنوم انجام شد. نتایج نشان داد که در جمعیت سالم ۸۴ منطقه ژنومی و در جمعیت بیمار ۹۶ منطقه ژنومی روی کروموزوم‌های مختلف تحت انتخاب است. ۶۳ ژن در جمعیت بیمار و ۷۰ ژن در جمعیت سالم گاوها هشتاد و سی سطح آماره iHS شناختی شد (فایل ضمیمه جدول ۱ و ۲).

پس از شناسایی ژن‌های مرتبط با مناطق تحت انتخاب در دو جمعیت سالم و بیمار مسیرهای بیولوژی مرتبط با این ژن‌ها در دو جمعیت شناسایی شد (جدول ۱).

جابجایی انتخاب مبتنی بر هاپلوتیپ است که بر اساس تخمین هموزیگوستی هاپلوتیپ توسعه یافته (EHH) از هر SNP دو آللی که می‌تواند مشتق شده یا اجدادی باشد، محاسبه می‌شود. مجموع EHH بر روی مناطق مجاور از هسته SNP محاسبه شده به عنوان EHH یکپارچه نامیده می‌شود (Qanbari *et al.*, 2011). بنابراین، آن را به عنوان یک مقدار درون جمعیت توصیف می‌کند که از نسبت iHHA و iHHD که توسط Voight *et al.*, (2012) گزارش شده است، بدست می‌آید. بسته rehh (Gautier and Vitalis, 2012) در برنامه R با SNP (x64 4.0.4) برای محاسبه مقدار iHS برای MAF  $\geq 0.05$  در هریک از دو جمعیت سالم و بیمار، به طور جداگانه استفاده شد. مقادیر منفی یا مثبت بزرگ iHS نشان‌دهنده هاپلوتیپ‌های طولانی است که به ترتیب دارای آلل مشتق شده یا اجدادی هستند. همچنین RSB نیز بر اساس RSB شامل مقایسه الگوهای EHH همان آلل (به عنوان "iES") بین دو جمعیت است (Tang *et al.*, 2007). برای محاسبه مقادیر RSB، از آمارهای مختلف iES که در طول تجزیه و تحلیل iHS در هر یک از جمعیت‌های سالم و بیمار با استفاده از بسته rehh برآورده شد، استفاده گردید. مقادیر RSB در نرم‌افزار R (x64 4.0.4) نرمال شد. از آنجایی که مقدار RSB جهت‌دار است، مقدار منفی انتخاب را در جمعیت بیمار و مقدار مثبت RSB انتخاب را در جمعیت سالم پیشنهاد می‌کند. در هر روش



شکل ۱- توزیع ارزش‌های iHS در سطح ژنوم گاوها بیمار (پایین) و گاوها سالم (بالا): موقعیت ژنومی SNPsها بر روی محور X و ارزش iHS آنها بر روی محور Y نمایش داده شده است. خط ترسیم شده نشان‌دهنده ۹۹.۹٪ صدک کروموزوم‌ها است.

Figure 1. Distribution of iHS values on the genome level of diseased cows (right) and healthy cows (left): the genomic position of SNPs is displayed on the X axis and their iHS values are displayed on the Y axis. The drawn line represents 99.9 percent of chromosomes.

جدول ۱- مسیرهای شناسایی شده مرتبط با ژن‌های آماره iHS در دو جمعیت سالم و بیمار گاوها هشتاین  
Table 1. Identified pathways associated with iHS statistic genes in two populations of healthy and diseased Holstein cattle.

Genes ژن‌ها	P-Value	Term عنوان
ZMIZ1, NOX4, PRELP	5.00E-04	cell aging پیری سلولی
ERBB4, CAV2, ANK3, IGF1R	0.0103	Proteoglycans in cancer بروتولیکان‌ها در سلطان
ERBB4, UNC5B, IGF1R	0.0143	positive regulation of phosphatidylinositol 3-kinase signaling تنظیم مثبت سیگنال‌دهی فسفاتیدیل-۳-کیناز
UNC5B, UNC5D	0.0169	netrin receptor activity فعالیت گیرنده تنرين
REEP1, DST, NAV3, CEP295	0.0286	microtubule binding اتصال میکروتوبول
SH3RF2, IGF1R	0.0342	regulation of JNK cascade تنظیم ایشاره JNK
CAV2, PROK1, IGF1R	0.0359	positive regulation of MAPK cascade تنظیم مثبت آیشاره MAPK
REEP1, DST, PNPLA8, ABHD3, GLT8D2, ERGIC1, FAM83B, CFTR	0.0422	Membrane غشاء
SLC4A10, CFTR	0.0481	bicarbonate transport انتقال می‌کربنات
LOC100140261, GLT8D2	0.0498	UDP-glycosyltransferase activity فعالیت UDP-گلیکوزیل ترانسفراز
NOX4, IGF1R	0.0506	cellular response to glucose stimulus پاسخ سلولی به محرك گلوکز
MELK, ERBB4, IGF1R	0.0505	protein autophosphorylation اتوفسفوریلاسیون بروتین
AKAP12, GRM5, CAPZB, CTNNB1	0.0007	Ion's disease population جمعیت بیماری بون
LRP1, SPTBN1, EPHA3	0.0082	Schaffer collateral - CA1 synapse شاфер کولترال- سیناپس CA1
CTNNB1, LOC529196, PIK3R3, ADCY3, CCR3	0.0092	positive regulation of protein localization to plasma membrane تنظیم مثبت محلی سازی بروتین در غشاء پلاسمای
LOC529196, PIK3R3, ADCY3, CCR3	0.0251	Human cytomegalovirus infection عفونت سیتومگالوویروس انسان
ADCY3, CFTR	0.0257	Chemokine signaling pathway مسیر سیگنالیگ کموکاین
ACTR3, CTNNB1, PIK3R3	0.0263	cellular response to forskolin پاسخ سلولی به فورسکولین
DOCK4, LOC529196, CCR3	0.0319	Bacterial invasion of epithelial cells تهاجم باکتری به سلول‌های اپیتلیال
DOCK4, CTNNB1, PIK3R3, ADCY3	0.0348	cell chemotaxis کموتکسی سلولی
CTNNB1, LOC529196, PIK3R3, CCR3	0.036	Rap1 signaling pathway مسیر سیگنال‌دهی Rap1
GRM5, LRP1, NDUFS4, CTNNB1, PIK3R3	0.043	Kaposi sarcoma-associated herpesvirus infection عفونت هرپس ویروس مرتبط با سارکوم کاپوزی
GRM5, SLCO4C1, PLXNA2, ADCY3, KCNK3, EPHA3, CFTR	0.0447	Alzheimer disease بیماری آلزایمر
ITPK1, CFTR	0.046	integral component of plasma membrane جزء جایی‌نایپر غشاء پلاسمای
PIK3R3, ADCY3, HCN2, CFTR	0.0481	isomerase activity فعالیت ایزومراز
		cAMP signaling pathway مسیر سیگنالیگ cAMP

ACTR3 با تنظیم طول رشته اکتین مربوط به متابولیسم عضلانی مشخص شد (Lee *et al.*, 2013). در مطالعه ارتباط گستردگی ژنوم با صفات روز آزمون و تولید شیر ۳۰۵ روزه در گاوها آمیخته، ژن ADCY3 تحت انتخاب بود (Wara *et al.*, 2019). همچنین، این ژن با پاسخ سلولی به فورسکولین، مسیر ملانوژن، مسیر ترشح انسولین، فعال‌سازی پلاکت‌ها، مسیر سیگنال‌دهی کلسیم و مسیر سیگنال‌دهی

برخی از ژن‌های شناسایی شده توسط آماره iHS در دو جمعیت بیمار و سالم شامل CAV2, CCR3, CFTR, CTNNB1, AKT, ERGIC1 و Mokhber *et al.*, (2018). علاوه بر این ژن ACTR3 در پلیمریزاسیون نقش دارد (Zhong *et al.*, 2023). در مطالعه‌ای ژن

داشتند. سیگنال دهی توسط یک کیناز اختصاصی سرین/ترئونین را فعال می‌کند، که نقش‌های چندمنظوره مانند تکثیر سلولی، سنتز پروتئین و رونویسی را انجام می‌دهد. تجزیه و تحلیل ارتباط ژنومی اخیر (GWAS)، یک منطقه ۱۰ کیلو جفت بازی شامل پنج SNP مرتبط با حساسیت BRD در کروموزوم ۲۳ گاو شناسایی شد که شامل ژن دیستونین (DST) بود. DST نقش مهمی در انتقال کپسیدهای BHV-1 از طریق شبکه میکروتوبول به هسته سلول میزبان دارد، نقش عمده‌ای در عفونت ویروس تبخار در گاو دارد (Testa and Tsichlis, 2005). در اینترون ژن DST (T/C) rs136573888 در ۲۰۰۵ به فاکتور اتصال رونویسی گیرنده گلوکوکورتیکوئید در حضور نوکلئوتید T متصل می‌شود، اما به نوکلئوتید C متصل نمی‌شود. فاکتور رونویسی گیرنده گلوکوکورتیکوئید به طور کستردۀ به عنوان یک داروی ضد التهابی در گاو استفاده می‌شود و تقریباً بر تمام فرآیندهای التهابی شامل سنتز فسفولیپاز A2 تأثیر می‌گذارد و در نتیجه سنتز سیتوکین‌های پیش‌التهابی مانند اینتلکوکین‌ها را کاهش می‌دهد و تولید لکوسویت‌ها را کاهش می‌دهد (McElwee et al., 2013). افزایش بیان ژن DST در حیوانات آلوده به IBR در مقایسه با حیوانات کنترل، نقش DST در گاووهای آلوده به BHV-1 را حمایت می‌کند (Tizioti et al., 2015). ژن EPHA3 پیشتر در گاووهای شمال غربی چین که دارای آب و هوای خشک با فشار کم است بیان شده است. این ژن مربوط به سیستم عصبی، واکنش پلاکتی، مقاومت انگل و آنتی ژن‌های گروه خونی می‌باشد (Cahn & Line, 2005). ERGIC1 یک پروتئین غشایی چرخشی است که در حمل و نقل مواد مغذی بین شبکه آندوپلاسمیک، محفظه میانی و دستگاه گلزاری به غشاء کمک می‌کند (Yang et al., 2017). rs43350563 پروتئین ERGIC1 را کد می‌کند که از جمله نشانگرهای مرتبط با تأثیر قابل توجه بر وزن بدن است. آگاهی از این گونه انواع عملکردی، دقیق و صحیح تحقیقات را بهبود می‌بخشد و پیش‌بینی‌های ژنومی می‌تواند فرصت‌های جدیدی برای انتخاب حیوانات با وزن بدن مناسب برای حصول به اهداف اصلاح ترازی ایجاد می‌کند و می‌تواند بیماری را در جمعیت گاووهای پرواری کاهش دهد (Breuza et al., 2004). ژن GRM5 نقش مهمی در یادگیری فضایی دارد و برای عملکرد و حافظه ضروری است (Saatchi, 2018). متعاقباً، جیو و همکاران (Jew et al., 2013) پیشنهاد کردند که GRM5 انعطاف‌پذیری سیناپسی عصبی را کنترل می‌کند و این بهنوبه خود واکنش حرکتی موش‌ها را به محیط‌های جدید تعدیل می‌کند. HCN2 یک ژن کد کننده پروتئین است، پروتئین کدگذاری شده توسط این ژن یک کanal کاتیونی فعال شده با هیپرپلریزاسیون است که در تولید فعالیت ضربان ساز در قلب و مغز نقش دارد. پروتئین کدگذاری شده توسط cAMP فعال می‌شود و می‌تواند جریان سریع و زیادی تولید کند. نقص در این ژن به عنوان علت احتمالی بیماری صرع ذکر شده است. در مطالعات GWAS این ژن یکی از ژن‌های کاندید برای بررسی بیولوژی مغز مورد آزمایش قرار می‌گیرد (Manca et al., 2020). گیرنده فاکتور رشد شبه انسولین نوع ۱ (IGF1R) نقش حیاتی در تعديل، اینمنی،

مربط شناسایی شده است (Mengistie *et al.*, 2022). CAPZB زن زیر واحد بتا پروتئین اتصال دهنده اکتین انتهای خاردار را رمزگذاری می کند که به خانواده پروتئین پوشاننده اکتین تعلق دارد. زن CAPZB که در ساختار عضلانی و متابولیسم دخیل است بر حساسیت گوشت تاثیر می گذارد. زن CAPZB که ممکن است به طور بالقوه بر ساختار و رشد عضلانی تأثیر بگذارد و در نتیجه بر حساسیت گوشت در گاو Ankole تأثیر می گذارد (Taye *et al.*, 2017). سازماندهی اسکلت سلوی اکتین که توسط زن CAPZB و فرآیند مبتنی بر رشته اکتین نشان داده می شود با نرمی گوشت مربط است (Damon *et al.*, 2012). CAPZB به خواص متابولیک و ساختاری ماهیچه ها و فرآیندهای پروتئولیتیک کمک می کند که منجر به پیوند بین شبکه های عملکردی برای تولید عضله می شود (Ponsuksili *et al.*, 2019).

در مطالعه بین جمیعت گاو هلشتاین چینی و سیمنتال، زن Chen (et al., 2016) CAV2 مربوط به آنزیم‌های لیبولیتیک مشخص شد (CAV2). همچنین، اثر زن CAV2 بر عضلات اسکلتی موش شناسایی شد (Kosińska-Selbi et al., 2020). یکی از زن‌های کاندید عملکردی بالقوه برای بهره‌وری خوارک برای گاو انگوس CCR3 شناسایی شد (Fonseca et al., 2023).

زن CCR3 مربوط به رشد و عملکرد سیستم قلبی-عروقی، رشد ارگانیسمی، حرکت سلولی، توسعه و عملکرد سیستم خونی، سلول‌های ایمنی، پاسخ التهابی و متابولیسم لیپید بود (Moré et al., 2019). CFTR در تعریق و توسعه عدد تعرق نقش دارد. این زن پروتئینی به نام InsP3R را کد می‌کند که به یون‌های کلسیم کمک می‌کند تا به داخل و خارج سلول‌ها حرکت کند، که به توبه خود برای بسیاری از عملکردهای سلول ضروری است (Cui et al., 2015). CFTR به تحریک الکتروشیمیایی ترشح عدد عروقی کمک می‌کند و در بازجذب یون‌های سدیم در مجاری عروقی دخیل است (Cui et al., 2015). جهش در زن CFTR منجر به فیبروز کیستیک می‌شود، در نتیجه آن وضعیتی بوجود می‌آید که منجر به افزایش سطح کل در تعرق می‌شود (Wilke et al., 2007).

CTNNB1 در ۲۵۳ زن منحصر به‌فرد در ۹ مجموعه زن مرتبط با باروری تلیسه، وجود داشت. CTNNB1 در تنظیم چندین زن نقش دارد در حالی که CTNNB1 دارای یک حلقه بازخورد با WNT2 و WNT16 در مسیر سیگنالینگ WNT است. CTNNB1 نقش مهمی در اتصالات چسبنده در چسبنده‌گی سلول به سلول ایفا می‌کند و عامل مرکزی در مسیر سیگنال دهنده مترارف WNT است. سیگنالینگ WNT احتمالاً یک واسطه عملکردی مهم در رویدادهای اولیه بارداری در گاو، گوسفند، مosh و انسان است (Denicol et al., 2004).

CTNNB1 از FSH ممکن است اثر مستقیمی بر افزایش فعالیت مسیر AKT داشته باشد (Castanon et al., 2012).

در مطالعه‌ای که کاستانون و همکاران (Castanon et al., 2012) انجام دادند، نشان دادند که GC گاوها تحت درمان با FSH نسبت به گروه کنترل، افزایش تجمع پروتئین AKT را داشته و تمایل برای شروع مسیر سیگنالی CTNNB1

کروموزوم‌های مختلف و در جمعیت بیمار ۱۲۹ منطقه ژنومی روی کروموزوم‌های مختلف شناسایی شد. همچنین، پس از بررسی مناطق تحت انتخاب ژن در جمعیت بیمار و ۵۳ ژن در جمعیت سالم گاوها هیئت‌باشین توسط آماره RSB شناسایی شد (فایل ضمیمه جدول ۳ و ۴). علاوه بر این، در آماره RSB نیز مشابه با پیچه پس از شناسایی ژن‌های مرتبط با مناطق تحت انتخاب در دو جمعیت سالم و بیمار مسیرهای بیولوژی مرتبه با این ژن‌ها در دو جمعیت شناسایی شد (جدول ۲).

ژن‌های شناسایی شده توسط آماره RSB در دو جمعیت بیمار و سالم شامل ACTA2، CNTNAP2، CTNNA2، PCDH9 و SIGLEC5 بودند. ACTA2 پروتئینی است که در تکثیر سلولی، مهاجرت و تهاجم نقش دارد (Hu *et al.*, 1991). ژن ACTA2 نقش مهمی در کیفیت گوشت گاو دارد (Li *et al.*, 2020). تجزیه و تحلیل توسط هانگ و همکاران از پروفایل‌های بیان ژن ACTA2 نشان داد که سطح بیان ژن ACTA2 در مراحل مختلف رشد خوک‌ها بسیار متفاوت است، و نشان می‌دهد که اکتین بر رشد و تکامل حیوانات تأثیر بگذارد و این یک امر بسیار مهم است (Huang *et al.*, 2009) (Wang *et al.*, 2019). آنگ و همکاران دریافتند که تنظیم پایین ACTA2 با افزایش بیان Rho A و کاهش بیان Rac1 برای جلوگیری از پلیمریزاسیون رشته اکتین، مهاجرت سلول‌های بنیادی عصبی را مهار می‌کند (Schaer *et al.*, 2018). CTNNA2 پروتئینی را رمزگذاری می‌کند که ممکن است به عنوان یک پیوند دهنده بین گیرنده‌های چسبندگی کارین و اسکلت سلولی عمل کند تا چسبندگی سلولی و تفکیک در سیستم عصبی را تنظیم کند (Malik *et al.*, 2018). ژن CNTNAP2 پروتئینی را کدگذاری می‌کند که نقش مهمی در کاتابولیسم کلارن، چسبندگی سلولی و میوژن دارد (Bellucco *et al.*, 2019). ژن CTNNA2 با تنظیم غلظت ال-آلانین در خون گاو مرتبط است (Li *et al.*, 2020). ژن PCDH9 در گاوها هیئت‌باشین به عنوان ژن کاندید تأثیرگذار بر قدرت کمر انتخاب شد (Lu *et al.*, 2021). بیان غیرمعمول PCDH9 در سلول‌ها می‌تواند منجر به تأخیر در رشد و میکروسفالی در انسان شود (Puckowska *et al.*, 2019).

در مطالعه ارتباط ژنومی برای صفات زایش در گاو شیری هیئت‌باشین - فریزین ژن SIGLEC5 نشان داد که بر صفات زایش تأثیر می‌گذارد (Purfield *et al.*, 2014). SIGLEC5 در تبار هیئت‌باشین - فریزین مورد هدف قرار گرفت (al., 2019).

و رشد عضلات و استخوان دارد (Yi-Lei *et al.*, 2019). ژن IGF1R روی کروموزوم شماره ۲۱ است. این ژن در حفظ بارداری و رشد جنین مؤثر است. ژن IGF1R در انتقال مواد مغذی به جنین نقش دارد و رویدادهای آنابولیک را در مرحله رشد جنینی تحریک می‌کند (Hellstrom, 2016). با توجه به نقش مرکزی عمل IGF1 در تولیدمثل، گیرنده فاکتور رشد شبه انسولین نوع ۱ (IGF1R) به نظر می‌رسد یک ژن کاندید قوی برای جهش‌های مرتبط با صفات تولیدمثل باشد. IGF1R گیرنده اصلی IGF‌ها است که واسطه اعمال محور سوماتوتروپیک در رشد، شیردهی و تولیدمثل است. نتایج مطالعه‌ای برای اولین بار نشان داد که یک پلی‌مورفیسم از IGF1R با صفات تخمک گذاری مرتبط است و نشان داد که ژن IGF1R می‌تواند به عنوان یک نشانگر بالقوه برای donor selection (Yang *et al.*, 2013). ادعا می‌شود که پلی‌مورفیسم در ژن IGF1R پارامترهای اقتصادی مانند وزن بدن و چربی زیر جلدی کمر تاثیر می‌گذارد در حالی که مشاهده کردند که آلل A کمتر از IPTK1 آنزیمی را کد می‌کند که متعلق به خانواده اینوزیتول، متابولیسم اینوزیتول در توسعه لوله عصبی نقش دارد. گمان می‌رود که اختلالات در این ژن با نقص لوله عصبی مرتبط باشد. یک ژن کاذب از این ژن در کروموزوم X شناسایی شده است (Chamberlain *et al.*, 2007).

در این مطالعه ژن CBFA2T2 مرتبط با بیماری یون شناسایی و گزارش شد. همچنین، در یک مطالعه GWAS مبتنی بر توالی که اخیراً در گاوها هیئت‌باشین و نورماند فرانسه انجام شد، نتایج نشان داد که سه QTL با مقاومت در برابر عفونت MAP مرتبط هستند. یکی از سه ژن نامزد ژن CBFA2T2 بود (Sanchez *et al.*, 2020). علاوه بر این، این ژن در مطالعه دیگری که مربوط به بیماری یون در گاو هیئت‌باشین بود نیز گزارش شده است (Mallikarjunappa *et al.*, 2021). ژن KCNAB1 در این مطالعه در جمعیت سالم شناسایی شد. اما این ژن در دو مطالعه که مرتبط با بیماری یون در گاو بود، جزو ژن‌های کاندید برای بیماری یون گزارش شده است (Mallikarjunappa *et al.*, 2021; Brito *et al.*, 2018).

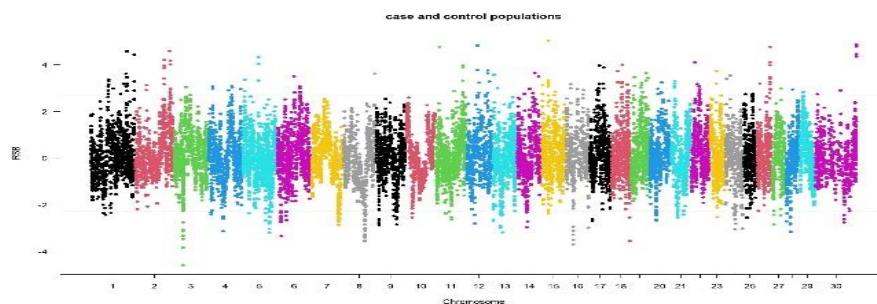
### آماره RSB

روش RSB مبتنی بر EHH برای کشف امضاهای انتخاب در جمعیت بیمار با مقایسه ژنوم آن با جمعیت سالم استفاده شد. توزیع مقادیر RSB در امتداد اتوزوم‌های گاو در شکل ارائه شده است (شکل ۲). آماره RSB اگر این آماره منفی باشد، وجود انتخاب در جمعیت بیمار را نشان می‌دهد. بخش‌هایی از ژنوم با ارزش‌های RSB بالا، نشان‌دهنده تمایز بین دو جمعیت بیمار و سالم در آن مناطق ژنومی در اثر بیماری است. نتایج بدست آمده نشان داد که در جمعیت سالم ۱۵۲ منطقه روی

جدول -۲- مسیرهای شناسایی شده مرتبط با ژن‌های آماره RSB در دو جمعیت سالم و بیمار گاوها هشتمین

Table 2. Identified pathways related to RSB genes in healthy and diseased populations of Holstein cows.

Term	عنوان	P-Value	Genes	ژن
Case population	regulation of neuron projection development	0.0407	GRID2, CTNNA2	
تغییب توزیع طرح ریزی نورون	positive regulation of synapse assembly	0.0502	NTRK2, GRID2	
تغییب مشت آسلی سیاپس	identical protein binding	0.0523	TRPA1, RASEF, CCDC6, RBBP8, UBQLN1	
اتصال پروتئین یکسان	Control population			
جمعیت کنترل	kidney development	0.0131	PKHD1, C1GALT1, RPGRIP1L	
گسترش کلیه	cell adhesion	0.0362	COL28A1, PCDH9, LOC618268, SIGLEC5	
چسبندگی سلولی	brain development	0.0374	ZFHX3, MACO1, SPATA5	
رشد مغز	sialic acid binding	0.0479	LOC618268, SIGLEC5	
اتصال اسید سیالیک	ATP metabolic process	0.0502	AK1, SLC25A25	
فرایند متابولیک	ATP	0.0512	ACTA2, PFKFB3, PCCA, ATP8A1, UBA6, PIP5KL1, AK1, SPATA5	
اتصال	ATP binding			



شکل -۲- توزیع مقادیر RSB بین دو جمعیت بیمار و سالم. جمیعت بالا مربوط به سالم و جمیعت پایین مربوط به بیمار

Figure 2. Distribution of RSB values between two diseased and healthy populations. The upper population corresponds to the healthy and the lower population corresponds to the patient

مربوط به عملکرد ژن‌ها در گونه گاو و همچنین کوچک بودن جمیعت مورد استفاده در این مطالعه، مطالعات گسترده‌تر با تعداد نمونه‌های بیشتر و تجزیه و تحلیل چند جمیعت جداگانه در ک بهتری از ژن‌های کاندید برای بیماری یون در جمیعت گاو ایجاد خواهد نمود. با توجه به اهمیت پژوهش گاو هشتمین در ایران و جهان افزایش اطلاعات در این زمینه تأثیر مناسبی بر طراحی برنامه‌های اصلاح‌نژادی و کاهش خسروهای اقتصادی ناشی از بیماری در گاوها هشتمین کشور خواهد داشت. اگرچه همپوشانی بین مناطق شناسایی شده از طریق این مطالعه با مطالعات قبلی کم است، اما ممکن است نتایج ما در آینده برای شناسایی نشانه‌های انتخاب بین نژادهای گاو مورد توجه قرار گیرد.

### نتیجه‌گیری کلی

در مطالعه اخیر، نتایج آماره iHS نشان داد که در جمیعت سالم ۸۴ منطقه ژنومی و در جمیعت بیمار ۹۶ منطقه ژنومی و همچنین در آماره RSB در جمیعت سالم ۱۵۲ منطقه ژنومی و در جمیعت بیمار ۱۲۹ منطقه ژنومی تحت انتخاب بودند. ژن‌های شناسایی شده در این مطالعه با صفات و ویژگی‌های مهم زیستی جانداران مثل ایمنی، سرطان، تهاجم باکتری به سلول‌ها، پیری سلولی، پاسخ سلولی، رشد و چسبندگی سلولی در ارتباط بودند. با مشخص شدن ژن‌های کاندید احتمالی مرتبط با بیماری یون و مقاوم به بیماری یون در گاو، می‌توان از این اطلاعات در برنامه‌های اصلاح‌نژادی (انتخاب در جهت کاهش یا افزایش بیان و فراوانی ژن‌های مهم) گاوها هشتمین در کشور استفاده کرد. البته بدليل اطلاعات ناقص

### References

- Akis, I., Oztabak, K., Gonulalp, I., Mengi, A., Un, C. (2010). IGF-1 and IGF-1r gene polymorphisms in East Anatolian Red and South Anatolian Red cattle breeds. *Genetika*, 46(4), 497-501. <https://doi.org/10.1134/S1022795410040083>
- Bahador, Y., Mohammadabadi, M., Khezri, A., Asadi, M., & Medhati, L. (2016). Study of genetic diversity in honey bee populations in Kerman province using ISSR markers. *Research On Animal Production*, 7(13), 192-186. <https://doi.org/10.18869/acadpub.rap.7.13.192> [In Persian]
- Bellucco, F. T., Rodrigues de Oliveira-Júnior, H., Santos Guilherme, R., Bragagnolo, S., Alvarez Perez, A. B., Ayres Meloni, V., & Melaragno, M. I. (2019). Deletion of chromosome 13 due to different rearrangements and impact on phenotype. *Molecular Syndromology*, 10(3), 139-146. <https://doi.org/10.1159/000497402>

- Bindea, G., Mlecnik, B., Hackl, H., Charoentong, P., Tosolini, M., Kirillovsky, A., Fridman, W.H., Pagès, F., Trajanoski, Z., & Galon, J. (2009). ClueGO: a Cytoscape plug-in to decipher functionally grouped gene ontology and pathway annotation networks. *Bioinformatics*, 25(8), 1091-1093. <https://doi.org/10.1093/bioinformatics/btp101>
- Brito, L. F., Mallikarjunappa, S., Sargolzaei, M., Koeck, A., Chesnais, J., Schenkel, F. S., ... & Karrow, N. A. (2018). The genetic architecture of milk ELISA scores as an indicator of Johne's disease (paratuberculosis) in dairy cattle. *Journal of Dairy Science*, 101(11), 10062-10075. <https://doi.org/10.3168/jds.2017-14250>
- Breuza, L., Halbeisen, R., Jenö, P., Otte, S., Barlowe, C., Hong, W., & Hauri, HP. Proteomics of endoplasmic reticulum-Golgi intermediate compartment (ERGIC) membranes from brefeldin A-treated HepG2 cells identifies ERGIC-32, a new cycling protein that interacts with human Erv46. *Journal of Biological Chemistry*, 279, 47242-47253. <https://doi.org/10.1074/jbc.M406644200>
- Cahn, C.M., & Line, S. (2005). *The Merck Veterinary Manual*. 9th ed. John Wiley & Sons.
- Castanon, B. I., Stapp, A. D., Gifford, C. A., Spicer, L. J., Hallford, D. M., & Hernandez Gifford, J. A. (2012). Follicle-stimulating hormone regulation of estradiol production: possible involvement of WNT2 and beta-catenin in bovine granulosa cells. *Journal of Animal Science*, 90, 3789-3797. <https://doi.org/10.2527/jas.2011-4696>
- Chamberlain, P. P., Qian, X., Stiles, A. R., Cho, J., Jones, D. H., Lesley, S. A., ... & Spraggan, G. (2007). Integration of inositol phosphate signaling pathways via human ITPK1. *Journal of Biological Chemistry*, 282(38), 28117-28125. <https://doi.org/10.1074/jbc.M703121200>
- Chen, M., Pan, D., Ren, H., Fu, J., Li, J., Su, G., Wang, A., Jiang, L., Zhang, Q., & Liu, J. F. (2016). Identification of selective sweeps reveals divergent selection between Chinese Holstein and Simmental cattle populations. *Genetics Selection Evolution*, 48(1), 1-12. <https://doi.org/10.1186/s12711-016-0254-5>
- Cui, C.Y. and Schlessinger, D., 2015. Eccrine sweat gland development and sweat secretion. *Experimental Dermatology*, 24(9), 644-650. <https://doi.org/10.1111/exd.12773>
- Damon, M., Wyszynska-Koko, J., Vincent, A., Herault, F., & Lebret, B. (2012). Comparison of muscle transcriptome between pigs with divergent meat quality phenotypes identifies genes related to muscle metabolism and structure. *Plos One*, 7(3), e33763. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0033763>
- Denicol, A.C., Block, J., Kelley, D.E., Pohler, K.G., Dobbs, K.B., Mortensen, C.J., Ortega, M.S. and Hansen, P.J. (2014). The WNT signaling antagonist Dickkopf-1 directs lineage commitment and promotes survival of the preimplantation embryo. *The FASEB Journal*, 28(9), p.3975. <https://doi.org/10.1096/fj.14-253112>
- Dong, Y., Xie, M., Jiang, Y., Xiao, N., Du, X., Zhang, W., Tosser-Klopp, G., Wang, J., Yang, S., Liang, J., & Chen, W. (2013). Sequencing and automated whole-genome optical mapping of the genome of a domestic goat (*Capra hircus*). *Nature Biotechnology*, 31(2), 135-141. <https://doi.org/10.1038/nbt.2478>
- Fonseca, P. A. S., Lam, S., Chen, Y., Waters, S. M., Guan, L. L., & Cánovas, A. (2023). Multi-breed host rumen epithelium transcriptome and microbiome associations and their relationship with beef cattle feed efficiency. *Scientific Reports*, 13(1), 16209. <https://doi.org/10.1038/s41598-023-43097-8>
- Gautier, M., & Vitalis, R. (2012). rehh: an R package to detect footprints of selection in genome-wide SNP data from haplotype structure. *Bioinformatics*, 28(8), 1176-1177. <https://doi.org/10.1093/bioinformatics/bts115>
- Gholamhosseinzadeh Gooki, F., Mohammadabadi, M. R., & Asadi Fozi, M. (2018). Polymorphism of the growth hormone gene and its effect on production and reproduction traits in goat. *Iranian Journal of Applied Animal Science*, 8(4), 653-659.
- Hasonova, L., & Pavlik, I. (2006). Economic impact of paratuberculosis in dairy cattle herds: a review. *Veterinarni Medicina*, 51(5), 193.
- Hellstrom, A., et al. (2016). Role of insulin-like growth factor 1 in fetal development and in the early postnatal life of premature infants. *American Journal of Perinatology*, 33, 1067-1071. <https://doi.org/10.1055/s-0036-1586109>
- Hu, GF., Chang, SI., Riordan, JF., Vallee, BL. (1991). An angiogenin-binding protein from endothelial cells. *Proceedings of the National Academy of Sciences of the United States of America*, 88, 2227-2231. <https://doi.org/10.1073/pnas.88.6.2227>
- Huang, J. S. X. Y., & Deng, C. Y. (2009). Cloning and expression analysis of porcine ACTA2 gene and its association with production traits. *Yi Chuan*, 31(5), 489-494. <https://doi.org/10.3724/sp.j.1005.2009.00489>
- Jew, C. P., Wu, C. S., Sun, H., Zhu, J., Huang, J. Y., Yu, D., ... & Lu, H. C. (2013). mGluR5 ablation in cortical glutamatergic neurons increases novelty-induced locomotion. *PLoS One*, 8(8), e70415. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0070415>
- Johnson, S. A., Kaneene, J. B., Asare-Dompreeh, K., Tasiame, W., Mensah, I. G., Afakye, K., ... & Addo, K. (2019). Seroprevalence of Q fever in cattle, sheep and goats in the Volta region of Ghana. *Veterinary Medicine and Science*, 5(3), 402-411. <https://doi.org/10.1002/vms3.160>
- Kosińska-Selbi, B., Suchocki, T., Egger-Danner, C., Schwarzenbacher, H., Frąszczak, M., & Szyda, J. (2020). Exploring the potential genetic heterogeneity in the incidence of hoof disorders in Austrian

- Fleckvieh and Braunvieh cattle. *Frontiers in Genetics*, 11, 577116. <https://doi.org/10.3389/fgene.2020.577116>
- Kreitman, M. (2000). Methods to detect selection in populations with applications to the human. *Annual Review of Genomics and Human Genetics*, 1(1), 539-559. <https://doi.org/10.1146/annurev.genom.1.1.539>
- Lee, K.T., Chung, W.H., Lee, S.Y., Choi, J.W., Kim, J., Lim, D., Lee, S., Jang, G.W., Kim, B., Choy, Y.H., & Liao, X. (2013). Whole-genome resequencing of Hanwoo (Korean cattle) and insight into regions of homozygosity. *BMC Genomics*, 14(1), 1-14. <https://doi.org/10.1186/1471-2164-14-519>
- Li, J., Akanno, E. C., Valente, T. S., Abo-Ismail, M., Karisa, B. K., Wang, Z., & Plastow, G. S. (2020). Genomic heritability and genome-wide association studies of plasma metabolites in crossbred beef cattle. *Frontiers in Genetics*, 11, 538600. <https://doi.org/10.3389/fgene.2020.538600>
- Li, N., Yu, Q. L., Yan, X. M., Li, H. B., & Zhang, Y. (2020). Sequencing and characterization of miRNAs and mRNAs from the longissimus dorsi of Xinjiang brown cattle and Kazakh cattle. *Gene*, 741, p. 144537. <https://doi.org/10.1016/j.gene.2020.144537>
- Lu, X., Abdalla, I. M., Nazar, M., Fan, Y., Zhang, Z., Wu, X., Xu, T., & Yang, Z. (2021). Genome-wide association study on reproduction-related body-shape traits of Chinese Holstein cows. *Animals*, 11(7), 1927. <https://doi.org/10.3390/ani11071927>
- Malik, A., Lee, E. J., Jan, A. T., Ahmad, S., Cho, K. H., Kim, J., & Choi, I. (2015). Network analysis for the identification of differentially expressed hub genes using myogenin knock-down muscle satellite cells. *PLoS One*, 10(7), e0133597. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0133597>
- Mallikarjunappa, S., Brito, L. F., Pant, S. D., Schenkel, F. S., Meade, K. G., & Karrow, N. A. (2021). Johne's disease in dairy cattle: An Immunogenetic perspective. *Frontiers in Veterinary Science*, 8, 718987. <https://doi.org/10.3389/fvets.2021.718987>
- Manca, E., Cesarani, A., Gaspa, G., Sorbolini, S., Macciotta, N. P., & Dimauro, C. (2020). Use of the multivariate discriminant analysis for genome-wide association studies in cattle. *Animals*, 10(8), 1300. <https://doi.org/10.3390/ani10081300>
- Manning, E. J., & Collins, M. T. (2001). Mycobacterium avium subsp. paratuberculosis: pathogen, pathogenesis and diagnosis. *Revue scientifique et technique (International Office of Epizootics)*, 20(1), 133-150. <https://doi.org/10.20506/rst.20.1.1275>
- McElwee, M., Beilstein, F., Labetoule, M., Rixon, F.J., Pasdeloup, D. (2013). Dystonin/BPAG1 Promotes Plus-End-Directed Transport of Herpes Simplex Virus 1 Capsids on Microtubules during Entry. *Journal of Virology*, 87, 11008–11018. <https://doi.org/10.1128/JVI.01633-13>
- Mengistie, D., Edea, Z., Sisay Tesema, T., Dejene, G., Jemal, J., Dessie, T., Kim, K.S., Samuel, B., & Dadi, H. (2022). Detection and Evaluation of Breed-specific SNPs and Minor allele frequency in Ethiopian Indigenous and European Beef Cattle Breeds. <https://doi.org/10.21203/rs.3.rs-1618777/v1>
- Mohammadifar, A., & Mohammadabadi, M. (2018). Melanocortin-3 receptor (mc3r) gene association with growth and egg production traits in Fars indigenous chicken. *Malaysian Applied Biology*, 47(3), 85-90.
- Mohamadipoor Saadatabadi, L., Mohammadabadi, M., Amiri Ghanatsaman, Z., Babenko, O., Stavetska, R., Kalashnik, O., ... & Asadollahpour Nanaei, H. (2021). Signature selection analysis reveals candidate genes associated with production traits in Iranian sheep breeds. *BMC Veterinary Research*, 17(1), 1-9. <https://doi.org/10.1186/s12917-021-03077-4>
- Mokhber, M., Moradi-Shahrbabak, M., Sadeghi, M., Moradi-Shahrbabak, H., Stella, A., Nicolazzi, E., Rahmaninia, J., & Williams, J. L. (2018). A genome-wide scan for signatures of selection in Azeri and Khuzestani buffalo breeds. *BMC Genomics*, 19(1), 1-9. <https://doi.org/10.1186/s12864-018-4759-x>
- Moré, D. D., Cardoso, F. F., Mudadu, M. A., Malagó-Jr, W., Gulias-Gomes, C. C., Sollero, B. P., Ibelli, A. A. M., Coutinho, L. L., & Regitano, L. C. (2019). Network analysis uncovers putative genes affecting resistance to tick infestation in Bradford cattle skin. *BMC Genomics*, 20, 1-20. <https://doi.org/10.1186/s12864-019-6360-3>
- Ponsuksili, S., Murani, E., Phatsara, C., Schwerin, M., Schellander, K., & Wimmers, K. (2009). Porcine muscle sensory attributes associate with major changes in gene networks involving CAPZB, ANKRD1, and CTBP2. *Functional & Integrative Genomics*, 9, 455-471. <https://doi.org/10.1007/s10142-009-0131-1>
- Puckowska, P., Borowska, A., Szwaczkowski, T., Oleński, K., & Kamiński, S. (2019). Effects of a novel missense polymorphism within the SIGLEC5 gene on fertility traits in Holstein Friesian cattle. *Reproduction in Domestic Animals*, 54, 1163–1168. <https://doi.org/10.1111/rda.13484>
- Purfield, D. C., Bradley, D. G., Kearney, J. F., & Berry, D. P. (2014). Genome-wide association study for calving traits in Holstein-Friesian dairy cattle. *Animal*, 8(2), 224-235. <https://doi.org/10.1017/S175173111300195X>
- Qanbari, S., Gianola, D., Hayes, B., Schenkel, F., Miller, S., Moore, S., Thaller, G., & Simianer, H. (2011). Application of site and haplotype-frequency based approaches for detecting selection signatures in cattle. *BMC Genomics*, 12(1), 1-12. <https://doi.org/10.1186/1471-2164-12-318>
- Saatchi, M. (2018). Putative Functional Variants in the NCAPG, ARRDC3, PLAG1 and ERGIC1 Genes are Remarkably Associated with Pre-and Post-Natal Growth in Beef Cattle. In *Plant and Animal Genome XXVI Conference (January 13-17, 2018)*. PAG.

- Sanchez, M. P., Guatteo, R., Davergne, A., Saout, J., Grohs, C., Deloche, M. C., ... & Boichard, D. (2020). Identification of the ABCC4, IER3, and CBFA2T2 candidate genes for resistance to paratuberculosis from sequence-based GWAS in Holstein and Normande dairy cattle. *Genetics Selection Evolution*, 52(1), 1-17. <https://doi.org/10.1186/s12711-020-00535-9>
- Schaffer, A. E., Breuss, M. W., Caglayan, A. O., Al-Sanaa, N., Al-Abdulwahed, H. Y., Kaymakcalan, H., ... & Gleeson, J. G. (2018). Biallelic loss of human CTNNA2, encoding  $\alpha$ N-catenin, leads to ARP2/3 complex overactivity and disordered cortical neuronal migration. *Nature Genetics*, 50(8), 1093-1101. <https://doi.org/10.1038/s41588-018-0166-0>
- Shahmoradi, A.H., Mosavari, N., Aref Pajouhi, R., Heidari, M.R., Noamaan, V., Nabinejad, A., Tadaion, K., & Hosseini, S.M. (2009). Study of John's disease in industrial & semi-industrial cattle husbandry of Esfahan province. *Veterinary Research & Biological Products*, 22(1), 13-17. [In persian]
- Sigurdsson, M. I., Waldron, N. H., Bortsov, A. V., Smith, S. B., Maixner, W. (2018). Genomics of cardiovascular measures of autonomic tone. *Journal of Cardiovascular Pharmacology*, 71, 180–191. <https://doi.org/10.1097/FJC.0000000000000559>
- Tang, K., Thornton, K.R., & Stoneking, M. (2007). A new approach for using genome scans to detect recent positive selection in the human genome. *PLoS Biology*, 5(7), e171. <https://doi.org/10.1371/journal.pbio.0050171>
- Tao, L., He, X., Wang, F., Zhong, Y., Pan, L., Wang, X., Gan, S., Di, R., & Chu, M. (2020). Luzhong mutton sheep: Inbreeding and selection signatures. *Journal of Animal Science and Technology*, 62(6), 777. <https://doi.org/10.5187/jast.2020.62.6.777>
- Taye, M., Kim, J., Yoon, S.H., Lee, W., Hanotte, O., Dessie, T., Kemp, S., Mwai, O.A., Caetano-Anolles, K., Cho, S., & Oh, S.J. (2017). Whole genome scan reveals the genetic signature of African Ankole cattle breed and potential for higher quality beef. *BMC Genetics*, 18(1), 1-14. <https://doi.org/10.1186/s12863-016-0467-1>
- Testa, J. R., & Tsichlis, P. N. (2005). AKT signaling in normal and malignant cells. *Oncogene*, 24, 7391–7393. <https://doi.org/10.1038/sj.onc.1209100>
- Tiwari, A., VanLeeuwen, J.A., McKenna, S.L., Keefe, G.P., & Barkema, H.W. (2006). Johne's disease in Canada: Part I: Clinical symptoms, pathophysiology, diagnosis, and prevalence in dairy herds. *The Canadian Veterinary Journal*, 47(9), 874.
- Tizioto, P. C., Kim, J., Seabury, C. M., Schnabel, R. D., Gershwin, L. J., Van Eenennaam, A. L., ... & Taylor, J. F. (2015). Immunological response to single pathogen challenge with agents of the bovine respiratory disease complex: an RNA-sequence analysis of the bronchial lymph node transcriptome. *PloS one*, 10(6), e0131459. <https://doi.org/10.1371/journal.pone.0131459>
- Tribulo, P., Moss, J.I., Ozawa, M., Jiang, Z., Tian, X.C., Hansen, P.J. (2017). WNT regulation of embryonic development likely involves pathways independent of nuclear CTNNB1. *Reproduction*, 153, 405–419. <https://doi.org/10.1530/REP-16-0610>
- Vignal, A., Milan, D., SanCristobal, M., & Eggen, A. (2002). A review on SNP and other types of molecular markers and their use in animal genetics. *Genetics Selection Evolution*, 34(3), 275-305. <https://doi.org/10.1051/gse:2002009>
- Voight, B. F., Kudaravalli, S., Wen, X., & Pritchard, J. K. (2007). Correction: A map of recent positive selection in the human genome, *PLoS Biology*, 5(6), 1382-1382. <https://doi.org/10.1371/journal.pbio.0050147>
- Wang, Y., Zhang, C., Wang, N., Li, Z., Heller, R., Liu, R., ... & Qiu, Q. (2019). Genetic basis of ruminant headgear and rapid antler regeneration. *Science*, 364(6446), eaav6335. <https://doi.org/10.1126/science.aav6335>
- Wara, A. B., Kumar, A., Singh, A., Arthikeyan, A. K., Dutt, T., & Mishra, B. P. (2019). Genome-wide association study of test day's and 305 days milk yield in crossbred cattle. *Indian Journal of Animal Science*, 89, 861-865.
- Wilke, K., Martin, A., Terstegen, L. and Biel, S.S., 2007. A short history of sweat gland biology. *International Journal of Cosmetic Science*, 29(3), pp.169-179. <https://doi.org/10.1111/j.1467-2494.2007.00387.x>
- Yang, L., Xu, L., Zhu, B., Niu, H., Zhang, W., Miao, J., Shi, X., Zhang, M., Chen, Y., Zhang, L., & Gao, X. (2017). Genome-wide analysis reveals differential selection involved with copy number variation in diverse Chinese cattle. *Scientific Reports*, 7(1), 14299. <https://doi.org/10.1038/s41598-017-14768-0>
- Yang, W., Kang, X., Yang, Q., Lin, Y., & Fang, M. (2013). Review on the development of genotyping methods for assessing farm animal diversity. *Journal of Animal Science and Biotechnology*, 4(1), 1-6. <https://doi.org/10.1186/2049-1891-4-2>
- Yi-Lei, M., Yi-Fan, W., Cao, X. K., Cheng, J., Yong-Zhen, H., Ma, Y., ... & Chen, H. (2019). Copy number variation (CNV) in the IGF1R gene across four cattle breeds and its association with economic traits. *Archiv Fuer Tierzucht*, 62(1), 171-179. <https://doi.org/10.5194/aab-62-171-2019>
- Zhong, L., Ma, S., Wang, D., Zhang, M., Tian, Y., He, J., Zhang, X., Xu, L., Wu, C., Dong, M., & Gou, M. (2023). Methylation Levels in the Promoter Region of FHIT and PIAS1 Genes Associated with Mastitis Resistance in Xinjiang Brown Cattle. *Genes*, 14(6), 1189. <https://doi.org/10.3390/genes14061189>