

Association of rs1632943 and rs1736932 Polymorphisms of HLA-G gene with Recurrent Abortion in the Women in Northwest of Iran

Baharak Ebrahimi Behnam¹, Mohammad Khalaj-Kondori², Mohammad Ali Hosseinpour Feizi³

1.MSc, Department of Animal Biology, Faculty of Natural Sciences, University of Tabriz, Tabriz, Iran. ORCID ID: 0000-0001-6985-685X

2.Associate Professor, Department Animal Biology, Faculty of Natural Sciences, University of Tabriz, Tabriz, Iran., ORCID ID: 0000-0001-9231-889X, khalaj@tabrizu.ac.ir , Tel: +984133392674

3.Professor, Department of Animal Biology, Faculty of Natural Sciences, University of Tabriz, Tabriz, Iran. ORCID ID: 0000-0002-1508-5022

ABSTRACT

Background and Aim: Recurrent spontaneous abortion (RSA) is the most common complication of pregnancy that refers to two or more miscarriages before the 20th week of pregnancy. HLA-G immunoglobulin molecule plays an important role in protecting the fetus against mother's immune system. The aim of this study was to investigate the association between rs1632943 and rs1736932 polymorphisms with recurrent spontaneous abortion in Northwest of Iran.

Materials and Methods: This case-control study included 100 women with history of RSA as our case group and 80 healthy women with one or more than one children as the control group. Genomic DNA was purified from their peripheral blood samples and their genotypes were determined by PCR-sequencing method. Using SPSS 16, statistical analysis was performed by chi-square test.

Results: In rs1632943 polymorphism the frequency of CC, CA and AA genotypes were 8%, 33% and 59% in the patient group and 16.25%, 43.75% and % 40 in the control group, respectively. Statistical analysis showed that AA genotype was associated with the recurrent spontaneous abortion ($P = 0.005$). In the rs1736932 polymorphism, the frequency of CC, CG and GG genotypes were 8%, 32% and 60% in the patient group and 17.5%, 41.25% and 41.25% in the control group, respectively. Statistical analysis showed that GG genotype was associated with the recurrent miscarriage ($P = 0.005$). Also, haplotype analysis showed that H1 haplotype (GA) is associated with the disorder.

Conclusion: Results of the study showed that rs1632943 and rs1736932 polymorphisms might be considered as risk factors for RSA in the women in Northwest of Iran.

Keywords: HLA-G antigens, recurrent miscarriage, Single nucleotide polymorphism, Genetic association studies

Received: Jan 21, 2020

Accepted: Dec 20, 2020

How to cite the article: Baharak Ebrahimi Behnam, Mohammad Khalaj-Kondori, Mohammad Ali Hosseinpour Feizi. Association of rs1632943 and rs1736932 Polymorphisms of HLA-G gene with Recurrent Abortion in the Women in Northwest of Iran. SJKU 2021;26(6):69-82.

Copyright © 2018 the Author (s). Published by Kurdistan University of Medical Sciences. This is an open access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution-Non Commercial License 4.0 (CCBYNC), where it is permissible to download, share, remix, transform, and buildup the work provided it is properly cited. The work cannot be used commercially without permission from the journal

همراهی پلی مورفیسم های HLA-G با سقط مکرر در جمعیت زنان شمال غرب ایران

بهارک ابراهیمی بهنام^۱، محمد خلچ کندری^۲، محمدعلی حسینپور فیضی^۳

۱. کارشناسی ارشد، گروه علوم جانوری / دانشکده علوم طبیعی، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران. کد ارکید: ۰۰۰۱-۶۹۸۵-۶۸۵X

۲. دانشیار، گروه علوم جانوری / دانشکده علوم طبیعی، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران، پست الکترونیک: khalaj@tabrizu.ac.ir، تلفن: ۰۴۱-۳۳۳۹۲۶۷۴ کد ارکید: ۰۰۰۱-۹۲۳۱-۸۸۹X

۳. استاد، گروه علوم جانوری / دانشکده علوم طبیعی، دانشگاه تبریز، تبریز، ایران. کد ارکید: ۰۰۰۲-۱۵۰۸-۵۰۲۲

چکیده

زمینه و هدف: سقط مکرر (RSA) شایع ترین عارضه بارداری است که به وقوع دو یا بیش از دو مورد سقط قبل از هفته بیست بارداری اطلاق می‌گردد. یکی از عوامل مهم دفع جنین مولکول ایمونوتولرنس HLA-G است که نقش مهمی در حفاظت از جنین در قبال سیستم ایمنی مادر دارد. هدف از این مطالعه بررسی ارتباط پلی مورفیسم های HLA-G با سقط مکرر در زنان شمال غرب ایران است.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه مورد-شاهدی، ۱۰۰ زن با سابقه سقط مکرر به عنوان گروه مورد و ۸۰ زن سالم با یک یا بیشتر از یک کودک به عنوان گروه کنترل انتخاب شدند. DNA ژنومی از نمونه خون محیطی آن‌ها استخراج و ژنوتیپ‌های آن‌ها با استفاده از روش تعیین توالی مشخص شد. بررسی آماری نتایج حاصل، توسط آزمون مریع کای و نرم افزار SPSS و رزن ۱۶ انجام شد.

یافته‌ها: در پلی مورفیسم rs1632943 فراوانی ژنوتیپ‌های AA، CA و CC در گروه بیمار به ترتیب ۸٪، ۳۳٪ و ۵۹٪ در گروه شاهد ۲۵٪، ۱۶٪ و ۴۳٪ بود. تجزیه و تحلیل آماری نشان داد که ژنوتیپ AA با سقط مکرر خود به خود همراه است ($p=0.005$) و در پلی مورفیسم rs1736932 فراوانی ژنوتیپ‌های CG، CC و GG به ترتیب ۸٪، ۳۲٪ و ۶۰٪ در گروه بیمار و ۴۱٪، ۲۵٪ و ۴۱٪ در گروه شاهد بود. تجزیه و تحلیل آماری نشان داد که ژنوتیپ GG با سقط مکرر همراه است ($P=0.005$). همچنین بررسی هاپلوتاپی نشان داد که هاپلوتاپ (GA) H1 با بیماری همراهی نشان می‌دهد.

نتیجه‌گیری: نتایج مطالعه حاضر حاکی از آن است که پلی مورفیسم های rs1632943 و rs1736932 می‌توانند به عنوان یک عامل خطر برای RSA در زنان شمال غربی ایران در نظر گرفته شود.

کلمات کلیدی: آنتی ژنهای HLA-G، سقط مکرر، پلی مورفیسم تک نوکلئوتیدی، مطالعات همراهی ژنتیکی

وصول مقاله: ۹۸/۱۱/۱؛ اصلاحیه نهایی: ۹۹/۷/۲۸؛ پذیرش: ۹۹/۹/۳۰

مقدمه

مولکول HLA کلاسیک، مولکول HLA-G نیز دارای دو زنجیره سبک و سنگین است که زنجیره سنگین به صورت غیر کووالان به زنجیره سبک متصل می‌باشد. زنجیره سنگین توسط ژن HLA-G کد شده و زنجیره سبک (بنا دو میکروگلوبولین) از طریق ژنی در کروموزوم ۱۵ کد می‌شود. اگزون‌های یک، دو، سه، چهار، پنج و شش به ترتیب پیتید رهبر، دومین آلفا یک، دومین آلفا دو، دومین آلفا سه، ناحیه ترانس ممبرین و دم سیتوپلاسمی را کد می‌کنند. مولکول‌های HLA-G به علت حضور یک کدون پایان زودرس در اگزون شش، دم سیتوپلاسمی کوتاه تری در مقایسه با مولکول‌های HLA کلاسیک، دارند(۸).

ژن HLA-G با پردازش متناظر mRNA هفت پروتئین مختلف ایجاد می‌کند که از این پروتئین‌ها چهار پروتئین متصل به غشا (HLA-G₆ تا HLA-G₄) و سه تا محلول (HLA-G₅ تا HLA-G₇) است. فرم کامل mRNA باعث تولید پروتئین HLA-G1 می‌گردد. این پروتئین شامل سه دومن کروی خارج سلولی، یک دومن متصل به غشا و یک دومن داخل سیتوپلاسمی است. در افراد سالم HLA-G در یک تراز پایه‌ای در بیشتر سلول‌ها و بافت‌ها رونویسی می‌شود؛ اما بیان آن محدود به بافت‌هایی نظیر تروفوبلاست، تیموس، ماتریکس ناخن، پانکراس و پیش‌سازهای اریتروئید و اندوتیال می‌باشد(۱۰). مطالعات نشان می‌دهند فرم همودایمر متصل به بنا دو میکروگلوبولین G-HLA، فرم اصلی G-HLA است که توسط سلول‌های تروفوبلاست بیان می‌شود(۱۱). HLA-G اعمال مهاری خود را علیه سلول‌های کشنده طبیعی (NK Cell)، لغفوسیت‌های T (T cell) و سلول‌های عرضه‌کننده آنتی‌ژن با اتصال به ریپتورهای مهاری Immunoglobulin-like

(LILRB₁/CD_{85j})/(ILT₂) transcript 2

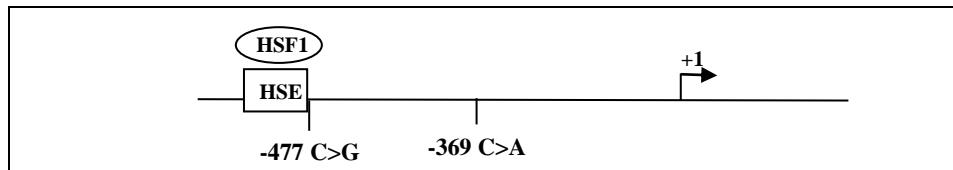
Immunoglobulin-like Killer-cell immunoglobulin-like	transcript (LILRB ₂ /CD _{85d})/(ILT ₄) receptor	4 2DL4
---	--	-----------

سقط مکرر (RSA) به صورت دو بار یا بیشتر از دست دادن محصول حاملگی به طور پیاپی، در سه‌ماهه‌ی اول بارداری و یا قبل از رسیدن وزن جنین به ۵۰۰ گرم تعریف می‌شود(۱). سقط های مکرر به دو سقط پشت سر هم بدون هیچ تولد زنده اطلاق می‌گردد و سقط های مکرر ثانویه به سقط‌هایی که بعد از یک بارداری موفق و تولد زنده صورت می‌گیرد، گفته می‌شود(۲). سقط مکرر در یک الی دو درصد خانم‌هایی که قصد دارند صاحب فرزند شوند رخ می‌دهد(۳). علل سقط مکرر مالتی فاکتوریال است، ولی می‌توان دلایل آن را به دو دسته عمده جنینی و مادری تقسیم کرد. در مورد علل مادری می‌توان اختلالات انقادی، اختلالات غدد درون ریز و نقص‌های اندومتریال را نام برد (۴ و ۵). از دیگر عوامل مهم، عوامل ایمونولوژیک هستند. در کل علت حدود نیمی از موارد سقط مکرر ناشناخته است که در این میان نقش عوامل ایمونولوژیک بیش از سایر عوامل مطرح است(۶).

یکی از عوامل مهم دفع جنین مولکول ایمونوتولرانس HLA-G Human leukocyte antigen-G مهمی در حفاظت از جنین در قبال سیستم ایمنی مادر دارد. HLA-G یکی از مولکول‌های غیر کلاسیک از آنتی‌ژن‌های سازگاری نسجی کلاس یک انسان است که حدود بیست سال پیش بروز آن توسط سلول‌های تروفوبلاست جفتی مشخص شد. از آن جایی که سلول‌های تروفوبلاست مرز بین مادر و جنین را تشکیل می‌دهند؛ لذا تصور می‌شود HLA-G نقش مهمی در حفاظت از جنین در قبال سیستم ایمنی مادر را داشته باشد(۷). ژن HLA-G در موقعیت 6p21.3 کروموزومی است(۸). ساختار ژن آن مشابه با لوکوس HLA کلاسیک شامل هشت اگزون، هفت ایترون و یک ناجیه غیر قابل ترجمه در انتهای^۳ است(۹). همانند

متراffف اند؛ لذا ترکیب اسید آمینه را در ساختار پروتئین تغییر نمی‌دهند. در ساختار این ژن، پلی مورفیسم در ناحیه کد کننده، ناحیه تنظیمی بالا دست، پرومومتر و ناحیه غیر قابل ترجمه در انتهای ۳' ژن گزارش شده است. پلی مورفیسم در نواحی غیر کد کننده ژن HLA-G، روی بیان HLA-G اثر گذاشت و پروتئین هایی با اعمال مختلف ایجاد می‌کند(۱۸). امروزه ۵۰ آلل برای این مولکول شناسایی شده است که ۱۸ پروتئین با ساختاری متفاوت را کد می‌نماید که شامل همه ایزوفرم ها است(۱۹). تاکنون ۲۹ پلی مورفیسم تک نوکلئوتیدی در ناحیه پرومومتر گزارش شده است(۲۰). پلی مورفیسم های rs1632943 و rs1736932 در ناحیه -369 C>A و -477 C>G قرار گرفته و تحت عنوان ۴۷۷ C>A و ۳۶۹ C>A نیز شناخته می‌شوند که بازدهی رونویسی را تغییر داده و در بروز سقط مکرر نقش دارند. موقعیت کروموزومی پلی مورفیسم های rs1632943 و rs1736932 در شکل شماره ۱ نشان داده شده است.

HLA-G (CD_{158d})/(KIR_{2DL4}) موجود در سطح سلول های تروفوبلاست با رسپتور های مهاری سلول های NK رحمی واکنش نشان می‌دهد. این واکنش باعث می‌شود سیستم ایمنی مادر به جنین حمله نکند. اتصال G HLA-G به رسپتور KIR_{2DL4} در سطح NK رحمی منجر به افزایش سایتوکاین ها و فاکتور های رگ زایی می‌شوند که این کار به جایگزینی جنین در رحم و توسعه و رگ زایی جفت کمک زیادی می‌کند(۱۳). بررسی ها نشان داده اند که هم فرم متصل به غشا و هم فرم محلول HLA-G، عملکرد سیتولیتیک لنفوسيتها T کشنده سلولی NK cell را مهار می‌کند(۱۴). علاوه بر این، فرم TDC₈⁺ HLA-G قادر است در سلول NK و sHLA-G₁ به آپوپتوز را القا کند(۱۵ و ۱۶). مولکول آپوپتوز Fas/Fasl و مستقل از TCR، باعث آپوپتوز در سلول های TCD₈ می‌شود؛ لذا تصور می‌شود در دوران بارداری sHLA-G₁ از این طریق باعث حذف سلول های HLA-G مادر گردد(۱۷). اکثر پلی مورفیسم ها در ژن HLA-G



شکل ۱. موقعیت کروموزومی پلی مورفیسم های rs1632943 (-369 C>A) و rs1736932 (-477 C>G). + نشان دهنده محل شروع رونویسی می باشد. HSE محل توالی عنصر شوک گرمایی می باشد که HSF1 به آن متصل می شود.

گونه استرس به سلول مانند افزایش حرارت، موجب اتصال فاکتور شوک گرمایی به عنصر شوک گرمایی می‌شود که منجر به فعال شدن رونویسی می‌شود. در زنانی که نابارور هستند و یا مشکلات بارداری دارند کمبود فاکتور شوک گرمایی مشاهده شده است. پلی مورفیسم rs1736932 اتصال فاکتور شوک گرمایی به عنصر شوک گرمایی را تحت تأثیر قرار

پلی مورفیسم rs1736932 در نزدیکی عنصر شوک گرمایی قرار دارد که به نظر می‌رسد فاکتور شوک گرمایی توانایی اتصال به این عنصر را دارد. عنصر شوک گرمایی از توالی های تکراری پشت سر هم nGAAn تشکیل شده است. این عنصر در منطقه پرومومتر ژن HLA-G که پروتئین های شوک گرمایی از روی آن رونویسی می‌شوند، قرار دارد. هر

گروه کنترل نیز حداقل دارای دو تولد زنده و فاقد سابقه سقط مکرر بودند. بعد از اخذ رضایت‌نامه از افراد، نمونه‌گیری از خون وریدی انجام گردید. از هر فرد به مقدار ۴ سی سی خون گرفته شد. تمامی نمونه‌ها در فریزر ۲۰-۲۰ درجه سانتی گراد جهت استخراج DNA از خون نگهداری شدند. فرم رضایت انجام طرح تحقیقاتی توسط بیماران تکمیل گردیده و کد اخلاقی پزشکی به شماره IR.TABRIZU.REC.1398.029 مربوط به انجام این طرح نیز از دانشگاه تبریز اخذ شد.

استخراج DNA:

استخراج DNA ژنومی با روش نمک اشباع صورت گرفت. نمونه‌های استخراج شده به ترتیب با استفاده از الکتروفورز ژل آگاروز (۱٪) و اسپکتروفوتومتر از نظر کیفی و کمی بررسی شدند. استخراج شده تا زمان انجام واکنش PCR در دمای ۲۰-۲۰ درجه سانتی گراد نگهداری شدند.

واکنش زنجیره ای پلیمراز (PCR):

به منظور بررسی پلی مورفیسم های rs1632943 و rs1736932 واکنش زنجیره ای پلیمراز توسط یک جفت پرایمر اختصاصی انجام گرفت. طراحی پرایمرها با استفاده از نرم افزار OLIGO7 صورت گرفت و اختصاصات آن ها توسط Primer-BLAST بررسی شد. پرایمرها توسط شرکت Metabion آلمان ساخته شدند. توالی پرایمرها در جدول ۱ ارایه شده است.

می‌دهد و منجر به تفاوت های اولیه در بیان ژن HLA-G می‌شود که بیان سایتوکاین هایی نظیر اینتلوکین ۱۰ را تحت تأثیر قرار می‌دهد. با این حال برای توضیحات بیشتر به آزمایش‌های جدیدی نیاز است (۲۱). پلی مورفیسم rs1632943 در ناحیه پروموتور ژن HLA-G قرار گرفته است و تغییر نوکلئوتیدی در این جایگاه باعث تغییر محل شناسایی برای فاکتورهای رونویسی می‌شود (۲۲). هدف از این مطالعه بررسی ارتباط دو پلی مورفیسم rs1736932 و rs1632943 ژن HLA-G با سابقه سقط مکرر در میان زنان شمال غرب ایران (استان های آذربایجان شرقی، غربی و اردبیل) بود.

مواد و روش‌ها

این مطالعه یک مطالعه موردی- شاهدی بوده که در آن ۸۰ فرد سالم و ۱۰۰ فرد بیمار مورد ارزیابی قرار گرفته اند. طیف سنی در گروه مورد ۲۰ تا ۴۲ سال با میانگین ۳۳/۱۷ و در گروه شاهد نیز ۲۲ تا ۴۳ سال با میانگین ۳۲/۲۵ بود. همه ۱۰۰ بیمار مطالعه شده، مبتلایان مراجعه کننده به کلینیک مادر و یا بیمارستان‌الزهرا واقع در شهر تبریز بودند. این بیماران از تمام نقاط شمال غرب ایران به این مراکز مراجعه نموده و پس از تشخیص متخصص زنان و زایمان مبنی بر اینکه بیماران مبتلا به سقط مکرر فاقد دلایل شناخته شده از جمله (عفونت‌ها، مشکلات کروموزومی، اختلالات هورمونی و آناتومیکی رحمی) هستند، نمونه‌گیری انجام شد. همه بیماران دارای حداقل دو سابقه سقط بودند. افراد

جدول ۱. مشخصات آغاز گرهای مورد استفاده

نام پرایمر	توالی پرایمر	محصول	اندازه	منطقه
HLA-G (Forward)	5'_GACTCACACGGAACTTAGG _3'	۶۸۴bp	پروموتور ژن G	موربدبررسی
HLA-G (Reverse)	5'_ACACAGGTTAGGAGAAGGAG _3'			

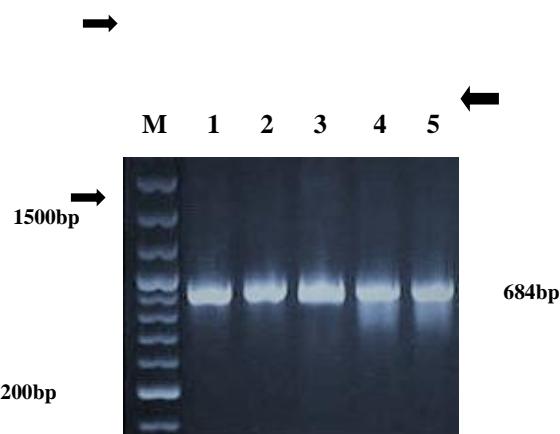
فراوانی در دو گروه بیمار و کنترل توسط آزمون مربع کای مقایسه گردید. سطح معنی داری $P < 0.05$ در نظر گرفته شد.

یافته ها

در این مطالعه ۱۸۰ نفر شرکت داشتند که از این تعداد ۱۰۰ نفر با سابقه سقط مکرر به عنوان گروه مورد و ۸۰ نفر بدون سابقه سقط به عنوان گروه شاهد بودند. میانگین سنی در گروه مورد ۳۳.۱۷ سال و در گروه شاهد ۳۲.۲۵ سال بود. بر اساس نتایج مطالعه، بین دو گروه مورد و شاهد از نظر میانگین سنی اختلاف آماری معنی داری وجود نداشت ($p = 0.735$), $OR = 0.171$, $95\% CI: 0.396 - 1.363$.

استخراج DNA و انجام PCR:

پس از استخراج DNA، واکنش PCR برای تکثیر ناحیه دربردارنده پلی مورفیسم های مورد مطالعه انجام شد و محصول PCR بر روی ژل آگاروز الکتروفورز شدند. شکل ۲ الکتروفورز تعدادی از نمونه ها را نشان می دهد که در آن تکثیر قطعه ای به طول ۶۸۴ جفت مشاهده می شود.



شکل ۲: الکتروفورز محصولات PCR روی ژل آگاروز ۲٪. چاهک M= DNA مارکر 100 bp شرکت NEB، چاهک های ۱، ۲، ۳ و ۴ محصول چهار نمونه مختلف می باشد.

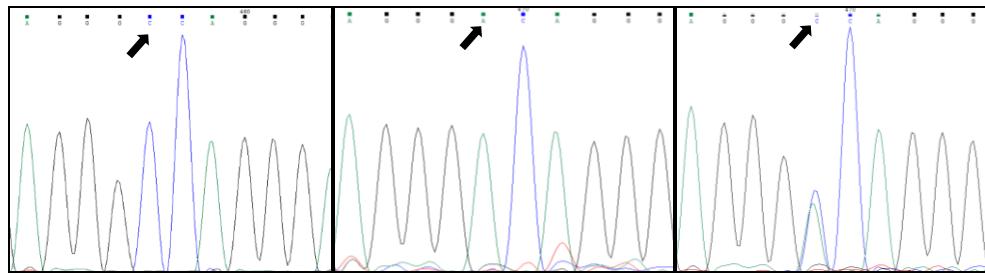
ژنتیپ های مختلف پلی مورفیسم rs1632943 را نشان می دهد.

فرآیند PCR در دستگاه ترموسایکلر (شرکت سازنده SENSOQUSE آلمان) شامل واسرتی اولیه، یک سیکل ۵ دقیقه ای در دمای ۹۵، به دنبال آن ۴۰ سیکل شامل ۳۰ ثانیه واسرتی در دمای ۹۵، ۳۰ ثانیه اتصال در دمای ۵۸، ۳۰ ثانیه تکثیر در دمای ۷۲ و در نهایت ۵ دقیقه در دمای ۷۲ انجام شد. برای تأیید تکثیر قطعه مورد نظر به طول ۶۸۴ جفت باز، الکتروفورز محصولات PCR بر روی ژل آگارز ۲٪ صورت گرفت.

تعیین ژنوتیپ:

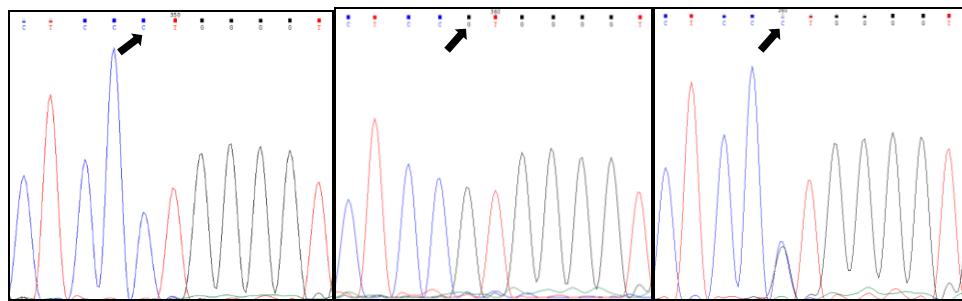
در این تحقیق از روش توالی یابی برای تعیین ژنوتیپ افراد استفاده گردید. برای این منظور محصولات PCR نمونه ها جهت تعیین توالی به شرکت میکروسینس سویس ارسال شدند. نتایج توالی یابی توسط نرم افزار Chromas تجزیه و تحلیل گردید. فراوانی های آللی و ژنوتیپی تمام افراد از روی نتایج تعیین توالی مشخص و محاسبه شده، سپس

فراوانی ژنوتیپی و آللی پلی مورفیسم های rs1632943 و rs1736932 برای مشخص کردن ژنوتیپ افراد از روش تعیین توالی استفاده شد. شکل ۳ نمونه ای از کروماتوگرام



شکل ۳: کروماتوگرام نشان دهنده از چپ به راست فرد هموزیگوت (CC)، (AA) و هتروزیگوت (CA) در جایگاه پلی مورفیسم (rs1632943)

همچنین نمونه هایی از کروماتوگرام مربوط به ژنتیپ های مختلف پلی مورفیسم rs1736932 در شکل ۴ نشان داده شده است.



شکل ۴: کروماتوگرام نشان دهنده از چپ به راست فرد هموزیگوت (GG)، (CC) و هتروزیگوت (CG) در جایگاه پلی مورفیسم (rs1736932)

مقدار odd's ratio به دست آمده برای ژنتیپ (AA) بزرگتر از یک میباشد (OR=2.159, CI: 1.181-3.955) که بیانگر آن است که این ژنتیپ می تواند احتمال ابتلا به سقط مکر را در این جمعیت افزایش دهد. همچنین مقایسه فراوانی های آللی آلل های C و A حاکی از اختلاف معنادار آماری در بین گروه بیمار و کنترل بود و برای آلل A مقدار بزرگتر از یک به دست آمد (OR=1/899, CI: 0.989-3.622) که بیانگر این است که این آلل می تواند باعث افزایش احتمال ابتلا به سقط مکرر در این جمعیت شود.

توزیع ژنتیپی پلی مورفیسم های rs1632943 و rs1736932 HLA-G برای افراد مبتلا به بیماری سقط مکرر و گروه کنترل محاسبه گردید. در این بررسی فراوانی پلی مورفیسم rs1632943 در بین افراد مبتلا، ۸ بیمار هموزیگوت (CC)، ۳۳ بیمار هتروزیگوت (CA) و ۵۹ بیمار هموزیگوت (AA) تشخیص داده شدند. همچنین از بین افراد گروه کنترل، ۳۱ فرد هموزیگوت (CC)، ۳۵ فرد هتروزیگوت (CA) و ۳۲ فرد هموزیگوت (AA) یافت شدند. در پلی مورفیسم rs1632943 همان طور که جدول ۲ نشان می دهد اختلاف معناداری بین فراوانی های ژنتیپ های (CC) و (AA) بین دو گروه وجود داشت ($P<0.05$).

که بیانگر آن است که این ژنوتیپ می‌تواند احتمال ابتلا به سقط مکرر را در این جمعیت افزایش دهد. همچنین مقایسه فراوانی‌های آللی آلل‌های C و G حاکی از اختلاف معنادار آماری در بین گروه بیمار و کنترل بود و برای آلل G $OR=1/951$, CI: ۱/۰۱۴-۳/۷۶۷ که بیانگر این است که این آلل می‌تواند باعث افزایش احتمال ابتلا به سقط مکرر در این جمعیت شود. فراوانی ژنوتیپی و فراوانی آللی پلی مورفیسم‌های شود. فراوانی ژنوتیپی و آللی پلی مورفیسم‌های rs1736932 و rs1632943 در گروه بیمار و کنترل در جدول ۲ ذکر گردیده است.

فرابانی پلی مورفیسم rs1736932 در بین افراد مبتلا، ۸ بیمار هموزیگوت (CC)، ۳۲ بیمار هتروزیگوت (CG) و ۶۰ بیمار هموزیگوت (GG) تشخیص داده شدند. از بین افراد گروه کنترل، ۱۴ فرد هموزیگوت (CC)، ۳۳ فرد هتروزیگوت (CG) و ۳۳ فرد هموزیگوت (GG) یافت شدند. در پلی مورفیسم rs1736932 همان‌طور که جدول ۲ نشان می‌دهد اختلاف معناداری بین فراوانی‌های ژنوتیپ‌های (CC) و (GG) بین دو گروه وجود داشت ($P<0.05$) (GG) و (CC) بین دو گروه وجود داشت (GG). odd's ratio مقدار بزرگ‌تر از یک می‌باشد ($OR=2.136$, CI: ۱.۱۶۹-۳/۹۱۳).

جدول ۲. فراوانی ژنوتیپی و آللی پلی مورفیسم‌های rs1632943 و rs1736932 در گروه بیمار و کنترل

متغیر	بیماران (درصد)	کنترل (درصد)	OR (CI95%)	سطح معنی‌داری	rs1632943
ژنوتیپ	۸(۸)	۱۳(۱۶/۲۵)	۰/۰۵۴*	۰/۰۵۴(۱/۱۶۶-۱/۱۸۲)	
CA	۳۳(۳۳)	۳۵(۴۳/۷۵)	۰/۰۷۸	۰/۰۷۸(۰/۳۴۲-۱/۱۷۰)	
AA	۵۹(۵۹)	۳۲(۴۰)	۰/۰۰۵*	۲/۱۵۹(۱/۱۸۱-۳/۹۵۵)	
آل	۴۹(۲۴/۵)	۶۱(۳۸/۱۲۵)	۰/۰۱۹*	۰/۰۱۹(۰/۲۷۴-۱/۰۱۱)	
A	۱۵۱(۷۵/۵)	۹۹(۶۱/۸۷۵)	۰/۰۱۴*	۱/۸۹۹(۰/۹۸۹-۳/۶۲۲)	
متغیر	بیماران (درصد)	کنترل (درصد)	OR (CI95%)	سطح معنی‌داری	rs1736932
ژنوتیپ	۸(۸)	۱۴(۱۷/۵)	۰/۰۳۵*	۰/۰۳۵(۰/۱۵۳-۱/۰۶۹)	
CG	۳۲(۳۲)	۳۳(۴۱/۲۵)	۰/۱۱	۰/۶۷۰(۰/۳۶۰-۱/۲۴۵)	
GG	۶۰(۶۰)	۳۳(۴۱/۲۵)	۰/۰۰۵*	۲/۱۳۶(۱/۱۶۹-۳/۹۱۳)	
آل	۴۸(۲۴)	۶۱(۳۸/۱۲۵)	۰/۰۲۲*	۰/۵۱۳(۰/۲۶۵-۰/۹۸۶)	
G	۱۵۲(۷۶)	۹۹(۶۱/۸۷۵)	۰/۰۱۱*	۱/۹۵۱(۱/۰۱۴-۳/۷۶۷)	

P=فاصله اطمینان * معنی داری از لحاظ آماری $P<0.05$

که فراوانی هاپلوتاپ‌ها در افراد بیمار و کنترل در جدول شماره ۳ درج شده اند.

آنالیز هاپلوتاپ‌ها:

بعد از دادن ژنوتیپ افراد کنترل و بیمار به نرم افزار SNP Analyzer چهار هاپلوتاپ به عنوان نتایج نمایان گردید

جدول ۳. فراوانی هاپلوتاپ‌ها در افراد بیمار و کنترل

هاپلوتاپ	توالی	فراوانی در افراد	فراوانی در بیمار	OR (CI95%)	سطح معنی‌داری
H1	GA	۰/۶۰۶	۰/۷۲۳	۱/۷۱۲(۱/۰۹۹-۲/۶۶۹)	۰/۰۱*

۰/۰۰۸*	۰/۴۵۵(۰/۲۸۵-۰/۷۲۷)	۲۸%	۰/۲۰۸	۰/۳۶۸	CC	H2
۰/۳	۲/۸۶۵(۰/۵۸۷-۱۳/۹۸۸)	۲,۵۵%	۰/۰۳۶	۰/۰۱۲	GC	H3
۰/۴	۲/۴۴۳(۰/۴۸۶-۱۲/۲۷۳)	۲/۲۸٪	۰/۰۳۱	۰/۰۱۲	CA	H4

P<0.05= CI= فاصله اطمینان * معنی داری از لحاظ آماری

-۳۶۹ و C>G,A -۴۷۷ نیز شناخته می شوند، بازدهی رونویسی را تغییر می دهند و همچنین در بروز سقط مکرر نقش دارند. در مطالعه حاضر پلی مورفیسم های rs1736932 و rs1632943 مورد بررسی قرار گرفته است.

بر اساس این مطالعه در پلی مورفیسم rs1632943، فراوانی ژنوتیپ (AA) در گروه بیمار بیشتر از گروه کنترل بوده و تفاوت توزیع این ژنوتیپ معنی دار است ($P=0.005$) همچنین بر اساس میزان Odd ratio بدست آمده $-3/995$ (OR=۲/۱۵۹, CI=۱/۱۸۱) به احتمال زیاد این ژنوتیپ خطر ابتلا به بیماری سقط مکرر را افزایش می دهد؛ لذا می تواند به عنوان یک فاکتور خطر محسوب شود. همان طور که در جدول ۲ مشاهده می شود فراوانی آلل A در افراد بیمار بیشتر از کنترل بوده و تفاوت توزیع این آلل معنی دار است ($P=0.014$) بر اساس میزان Odd ratio به دست آمده A (OR=۱/۸۹۹, CI=۳/۶۵۶-۰,۹۸۹) احتمال دارد آلل A یک فاکتور خطر محسوب شود و با توجه به نتایج به دست آمده برای پلی مورفیسم rs1736932، فراوانی ژنوتیپ (GG) در گروه بیمار بیشتر از گروه کنترل بوده و تفاوت توزیع این ژنوتیپ معنی دار می باشد ($P=0.005$). همچنین بر اساس میزان Odd ratio بدست آمده $-3/319$ (CI=۱/۱۶۹, OR=۲/۱۳۶) به احتمال زیاد این ژنوتیپ خطر ابتلا به بیماری سقط مکرر را افزایش می دهد و می تواند به عنوان یک فاکتور خطر محسوب شود. همان طور که در جدول ۲ مشاهده می شود فراوانی آلل G در افراد بیمار بیشتر از کنترل بوده و تفاوت توزیع این آلل معنی دار است ($P=0.011$) بر اساس میزان Odd ratio بدست آمده $-3/767$ (OR=۱/۰۱۴, CI=۱/۰۵۱) احتمال دارد آلل G یک فاکتور خطر محسوب شود. مطالعات متعددی در مورد ارتباط پلی مورفیسم های ژن HLA-G و سقط مکرر در جمعیت های

H2 محاسبه شده برای هاپلوتایپ های H1 و H2 کمتر از ۰/۰۵ است و با توجه به مقادیر Odd ratio هاپلوتایپ H1 همراهی معنی داری با سقط مکرر نشان می دهد.

بحث

از زمان کشف و کلون کردن HLA-G در سال ۱۹۸۷ مطالعات زیادی روی این مولکول صورت گرفته است (۹). بیان HLA-G اولین بار، در طول بارداری روی سلول های سیتوتروفوبلاست طبیعی نشان داده شد. در حقیقت اولین عملکرد شناخته شده HLA-G نقش آن در ایجاد تولرانس در مادر نسبت به جنین در طول بارداری است (۲۳). به تدریج در طول دو دهه بعد، مشخص گردید HLA-G یک مولکول مهم در سیستم ایمنی بوده و نقش حیاتی در تولید مثل، پیوند، عفونت و نیز بیماری های خود ایمنی دارد (۲۴) و HLA-G محلول باعث ایجاد آپوپتوز در سلول های ⁺ TCD8 می گردد و این کار را از طریق اتصال به CD8 و با Mکانیسم وابسته به Fas انجام می دهد. HLA-G در بارداری عملکرد سیتوولیتیک سلول های NK مادری را مهار می کند؛ لذا جنین را از سقط نجات می دهد. (۲۶, ۲۷). مطالعات چندی برای بررسی ارتباط بیان HLA-G در بافت ها و بیماری های مختلف صورت گرفته است. تعدادی از مطالعات، ارتباط بین HLA-G و مشکلاتی نظیر سقط مکرر را نشان داده اند (۲۸). تاکنون بیشترین مطالعه در زمینه ارتباط HLA-G با بیماری ها، راجع به نقش HLA-G در سقط مکرر جنینی است. در میان آنها شایع ترین واریانت ها در ارتباط با سقط مکرر در پرومومتر این ژن قرار دارد. پلی مورفیسم های rs1736932 و rs1632943 در ناحیه HLA-G قرار گرفته اند که تحت عنوان C>A

زوج قفقازی انجام دادند و ۱۱ پلی مورفیسم از جمله پلی مورفیسم های ۳۶۹ - و ۴۷۷ - را شناسایی کردند. آن ها نشان HLA-URR' ۵ ژن-G دادند پلی مورفیسم موجود در ناحیه ی URR' ۵ ژن-HLA-G می تواند ترشح ایترولوکین ۱۰ را تحت تأثیر قرار دهد. پلی مورفیسم ۴۷۷ - که در پرموتور ژن HLA-G قرار دارد ارتباط معنی داری با غلظت ایترولوکین ۱۰ را نشان داد. (۳۲). دارا سوزان برگر و همکارانش در سال ۲۰۱۰ یک گروه ۲۳۸ نفری از زنان قفقازی که سابقه حداقل دو سقط جنین را داشتند و ۲۳۸ نفر گروه کنترل بدون داشتن سابقه سقط را از نظر وجود پلی مورفیسم های ۳۶۹ - و ۴۷۷ - مورد بررسی قرار دادند و با توجه به P-value به دست آمده ($P < 0.05$) برای هر دو پلی مورفیسم مذکور، دارا سوزان برگر و همکارانش به این نتیجه رسیدند که ارتباط معنی داری بین این پلی مورفیسم ها و سقط مکرر وجود دارد. نتایج حاصل از مطالعه ما با نتایج حاصل از مطالعه برگر و همکارانش بر روی جمعیت زنان قفقازی سازگار است و آن ها هم در مطالعه خود بین پلی مورفیسم های rs1632943 و rs1736932 و سقط مکرر همراهی معناداری مشاهده کردند (۳۳). مونتی و همکارانش در سال ۲۰۱۹ با بررسی ارتباط بین پلی مورفیسم ۱۴bp در منطقه UTR' ۳ ژن HLA-G در حالت های (+14bp/+14bp) و (-14bp/+14bp) بروی زنان دارای سقط مکرر به این نتیجه رسیدند که ارتباط معناداری بین ژنتوتیپ +14bp/+14bp و سقط مکرر وجود دارد. همچنین نشان دادند فراوانی ژنتوتیپ +14bp/+14bp در زنان دارای سقط مکرر نسبت به زنان بدون سابقه سقط بیشتر است (odds ratio = ۱/۵۶۲؛ ۹۵٪). مظفری و همکارانش در سال ۲۰۱۹ با استفاده از تکنیک real-time pcr با بررسی ارتباط بین بیان ژن HLA-G و سقط مکرر بر روی نمونه های بافتی (جفت) زنان به این نتیجه رسیدند که در زنان دارای سقط مکرر بیان ژن HLA-G کاهش می یابد (۳۵). کرینمهر و همکاران در سال ۲۰۱۹ با مطالعه روی پلی مورفیسم +14bp

مختلف انجام گرفته است. وید و همکارانش در سال ۱۹۹۹ اولین تحقیق خود را بر روی پرموتور ژن HLA-G انجام دادند. هدف آن ها بررسی تأثیر هر گونه تغییر توالي ممکن بر روی اتصال فاکتور های رونویسی بود که این تغییرات بر روی سطح بیان ژن HLA-G تأثیر می گذاشت. آن ها در این تحقیق ۷ پلی مورفیسم و یک ناحیه حذف را در پرموتور ژن HLA-G گزارش کردند (۲۹). وید و همکارانش در سال ۲۰۰۲ بیان کردند که غلظت پایین ایزوform های محلول موجب نتایج منفی در IVF می شود و نتیجه گرفتند که پلی مورفیسم های HLA-G با بارداری پاتولوژیک ارتباط دارد. با این وجود، این موضوع هنوز بحث برانگیز باقی مانده است (۳۰). ابر و همکارانش در سال ۲۰۰۳ در آمریکای شمالی گروهی ۸۴ نفر متشکل از ۴۲ زن با سابقه سقط مکرر و ۴۲ زن به عنوان کنترل بدون داشتن سابقه مکرر را مورد بررسی قرار دادند. در این مطالعه ۱۸ پلی مورفیسم از جمله پلی مورفیسم های ۳۶۹ - و ۴۷۷ - در ناحیه HLA-G گزارش گردید. تنها پلی مورفیسم ۷۲۵ - در ناحیه HLA-G همراهی معنی داری را با سقط مکرر HLA- G1 می تواند با سقط مکرر ارتباط داشته باشد (۲۲). وید و همکارانش در سال ۲۰۰۴ مطالعه خود را روی ۸۵ زوج دانمارکی که برای IVF مراجعه کرده بودند انجام دادند. در این مطالعه ۱۲ پلی مورفیسم از جمله پلی مورفیسم های ۳۶۹ - و ۴۷۷ - گزارش گردید. همچنین در این مطالعه سطح HLA-G51sHLAG و غلظت ایترولوکین ۱۰ در سرم نمونه ها مورد بررسی قرار گرفت. در ۲۱٪ نمونه ها sHLAG1/HLA-G5 شناسایی شد؛ ولی هیچ ارتباطی بین sHLAG1/HLA-G5 و غلظت ایترولوکین ۱۰ در سرم این افراد یافت نشد. وید و همکارانش نتیجه گرفتند که هر گونه تغییر در ناحیه پرموتور ژن HLA-G منجر به کاهش سطح sHLA-G گردیده و این باعث سقط مکرر می شود (۳۱). وید و همکارانش در سال ۲۰۰۶ مطالعه خود را روی ۶۱

مورد مطالعه نشان داد که شایع ترین هاپلوتایپ، هاپلوتایپ H1 با توالی GA و فراوانی ۶۷/۱۷ درصد و نادرترین هاپلوتایپ، هاپلوتایپ H4 با توالی CA و فراوانی ۲/۲۸ درصد می باشد. همچنین هاپلوتایپ GA با نسبت احتمال شانس ۱/۷۱۲ همراهی مثبت با سقط مکرر نشان می دهد و می تواند به عنوان عامل خطر در نظر گرفته شود. در مقابل هاپلوتایپ CC با داشتن نسبت احتمال شانس ۰/۴۵۵ به عنوان یک فاکتور حفاظتی برای موفقیت بارداری در جمعیت مورد مطالعه محسوب می شود. در این راستا، یزدانی و همکارانش در سال ۲۰۱۸ پلی مورفیسم های ناحیه متفاوتی از ناحیه مورد بررسی در مطالعه ما را در زنان دارای سقط مکرر بررسی کرده و نشان دادند که هاپلوتایپ (ATCCAGGTACGCAA) منجر به کاهش سقط مکرر و هاپلوتایپ (CTTCGAGAACGCAG) منجر به افزایش سقط مکرر می شوند (۳۹).

نتیجه گیری

در کل مطالعه حاضر نشان داد که پلی مورفیسم های rs1736932 و rs1632943 مورد مطالعه همراهی نشان می دهند. همچنین هاپلوتایپ GA بالاترین هاپلوتایپ را در جمعیت زنان شمال غرب ایران داشته و با بیماری سقط مکرر همراهی نشان می دهد.

تشکر و قدردانی

بدین وسیله از کلیه افراد شرکت کننده در این مطالعه تشکر و قدردانی می شود.

واقع در منطقه UTR' ژن HLA-G و ارتباط آن با سقط مکرر به این نتیجه رسیدند که فراوانی ژنوتایپ ۱۴bp del/del در زنان دارای سقط کمتر از گروه کنترل است (OR= ۰.۲۸; p= ۰.۰۳۹). همچنین نشان دادند که مقدار بیان پروتئین در بافت جفت در زنان دارای سقط، بیشتر از گروه کنترل است (۳۶). کوچ و همکاران در سال ۲۰۱۸ در ترکیه با تعیین توالی منطقه UTR' ژن HLA-G به این نتیجه رسیدند که آلل G*01:04 به طور معناداری با سقط جنین همراه بود (p= ۰.۰۰۷) و سقط مکرر جنین هیچ ارتباط معنا داری با حذف ۱۴bp ناحیه UTR' ژن HLA-G ندارد (۳۷). به طور کلی، جستجو برای یافتن ژن ها و تغییرات توالی مرتبط با سقط مکرر ادامه دارد؛ مثلاً شی و همکاران در سال ۲۰۱۷ با مطالعه گسترده بر روی ۱۲۴ پلی مورفیسم از ۳۷ ژن مختلف و ارتباط آن با سقط مکرر به این نتیجه رسیدند که ۳۵ پلی مورفیسم از ۳۷ ژن ارتباط معناداری با سقط مکرر دارند. آنان تخمین زدند که واریانت های ژنتیکی از ژن های IL-6, TNF, IFNG, HLA-G, MTHFR, MTR, JTGB3, FXIII, FV, FII, IL-10, CYP17, VEGFA, TP53, KDR, NOS3, PAI-1, XCI, ANXA5, CYP2D6, CYP1A1 عنوان مارکر های بیولوژیکی برای سقط عمل کنند (۳۸). بررسی های هاپلوتایپی و یافتن ارتباط معنی دار بیماری با هاپلوتایپ های خاص از اهمیت ویژه ای برخوردار است و می تواند اطلاعات دقیق تری در مقایسه با یک پلی مورفیسم فراهم کند. فراوانی هاپلوتایپ ها در جمعیت های مختلف، متفاوت بوده و به پیش زمینه ژنتیکی آن جمعیت بستگی دارد (۳۹). نتایج حاصل از بررسی هاپلوتایپی در جمعیت

منابع

- Ford, H. B., & Schust, D. J. (2009). Recurrent pregnancy loss: etiology, diagnosis, and therapy. *Rev Obstet Gynecol*, 2(2), 76.
- Bulletti, C., Flamigni, C., & Giacomucci, E. (1996). Reproductive failure due to spontaneous abortion and recurrent miscarriage. *Hum Reprod Update*, 2(2), 118-136.

- 3.Hyde, K. J., & Schust, D. J. (2015). Genetic considerations in recurrent pregnancy loss. *Cold Spring Harb Perspect Med*, 5(3), a023119.
- 4.Adelman, D. M., Gertsenstein, M., Nagy, A., Simon, M. C., & Maltepe, E. (2000). Placental cell fates are regulated in vivo by HIF-mediated hypoxia responses. *Genes dev*, 14(24), 3191-3203.
- 5.Li, T. C., Makris, M., Tomsu, M., Tuckerman, E., & Laird, S. (2002). Recurrent miscarriage: aetiology, management and prognosis. *Hum Reprod Update*, 8(5), 463-481.
- 6.Laird, S. M., Tuckerman, E. M., Cork, B. A., Linjawi, S., Blakemore, A. I. F., & Li, T. C. (2003). A review of immune cells and molecules in women with recurrent miscarriage. *Hum Reprod Update*, 9(2), 163-174.
- 7.Apps, R., Gardner, L., & Moffett, A. (2008). A critical look at HLA-G. *Trends Immunol*, 29(7), 313-321.
- 8.Donadi, E. A., Castelli, E. C., Arnaiz-Villena, A., Roger, M., Rey, D., & Moreau, P. (2011). Implications of the polymorphism of HLA-G on its function, regulation, evolution and disease association. *Cell Mol Life Sci*, 68(3), 369-395.
- 9.Geraghty, D. E., Koller, B. H., & Orr, H. T. (1987). A human major histocompatibility complex class I gene that encodes a protein with a shortened cytoplasmic segment. *Proc Natl Acad Sci*, 84(24), 9145-9149.
- 10.Carosella, E. D., Moreau, P., Le Maoult, J., Le Discorde, M., Dausset, J., & Rouas-Freiss, N. (2003). HLA-G molecules: from maternal-fetal tolerance to tissue acceptance. *Adv Immunol*, 81, 199-252.
- 11.Apps, R., Gardner, L., Sharkey, A. M., Holmes, N., & Moffett, A. (2007). A homodimeric complex of HLA-G on normal trophoblast cells modulates antigen-presenting cells via LILRB1. *Eur J Immunol*, 37(7), 1924-1937.
- 12.LeMaoult, J., Zafaranloo, K., Le Danff, C., & Carosella, E. D. (2005). HLA-G up-regulates ILT2, ILT3, ILT4, and KIR2DL4 in antigen presenting cells, NK cells, and T cells. *The FASEB J*, 19(6), 662-664.
- 13.Fons, P., Chabot, S., Cartwright, J. E., Lenfant, F., L'Faqihi, F., Giustiniani, J., ... & Aguerre-Girr, M. (2006). Soluble HLA-G1 inhibits angiogenesis through an apoptotic pathway and by direct binding to CD160 receptor expressed by endothelial cells. *Blood*, 108(8), 2608-2615.
- 14.LeMaoult, J., Krawice-Radanne, I., Dausset, J., & Carosella, E. D. (2004). HLA-G1-expressing antigen-presenting cells induce immunosuppressive CD4+ T cells. *Proc Natl Acad Sci*, 101(18), 7064-7069.
- 15.Fournel, S., Aguerre-Girr, M., Huc, X., Lenfant, F., Alam, A., Toubert, A., ... & Le Bouteiller, P. (2000). Cutting edge: soluble HLA-G1 triggers CD95/CD95 ligand-mediated apoptosis in activated CD8+ cells by interacting with CD8. *J Immunol*, 164(12), 6100-6104.
- 16.Contini, P., Ghio, M., Poggi, A., Filaci, G., Indiveri, F., Ferrone, S., & Puppo, F. (2003). Soluble HLA-A,-B,-C and -G molecules induce apoptosis in T and NK CD8+ cells and inhibit cytotoxic T cell activity through CD8 ligation. *Eur J Immunol*, 33(1), 125-134.
- 17.Le Bouteiller, P., & Solier, C. (2001). Is antigen presentation the primary function of HLA-G?. *Microbes Infect*, 3(4), 323-332.

- 18.Hviid, T. V. F., Hylenius, S., Rørbye, C., & Nielsen, L. G. (2003). HLA-G allelic variants are associated with differences in the HLA-G mRNA isoform profile and HLA-G mRNA levels. *Immunogenetics*, 55(2), 63-79.
- 19.Persson, G., Melsted, W. N., Nilsson, L. L., & Hviid, T. V. F. (2017). HLA class Ib in pregnancy and pregnancy-related disorders. *Immunogenetics*, 69(8-9), 581-595.
- 20.Castelli, E. C., Ramalho, J., Porto, I. O., Lima, T. H., Felício, L. P., Sabbagh, A., ... & Mendes-Junior, C. T. (2014). Insights into HLA-G genetics provided by worldwide haplotype diversity. *Front Immunol*, 5, 476.
- 21.Hviid, T. V. F., Rizzo, R., Melchiorri, L., Stignani, M., & Baricordi, O. R. (2006). Polymorphism in the 5' upstream regulatory and 3' untranslated regions of the HLA-G gene in relation to soluble HLA-G and IL-10 expression. *Hum immunol*, 67(1-2), 53-62.
- 22.Ober, C., Aldrich, C. L., Chervoneva, I., Billstrand, C., Rahimov, F., Gray, H. L., & Hyslop, T. (2003). Variation in the HLA-G promoter region influences miscarriage rates. *Am J Hum Genet*, 72(6), 1425-1435.
- 23.Durmanova, V., Homolova, M., Drobny, J., Shawkatova, I., & Buc, M. (2013). Role of HLA-G and other immune mechanisms in pregnancy. *Cent. Eur. J. Biol*, 8(3), 226-239.
- 24.Wang, Q., Zhuang, G. L., Zhou, C. Q., Li, J., Zhong, Y. P., Xu, Y. W., ... & Deng, M. F. (2005). Expression of soluble human leukocyte antigen G and its relationship to embryo development. *Zhonghua fu chan ke za zhi*, 40(2), 112-115.
- 25.Duan BF, Li zp. HLA-G and tumor. *West chin Med j (Chin)* 2006, 21: 200-201.
- 26.Hviid, T. V. F., Hylenius, S., Lindhard, A., & Christiansen, O. B. (2004). Association between human leukocyte antigen-G genotype and success of in vitro fertilization and pregnancy outcome. *Tissue antigens*, 64(1), 66-69.
- 27.Carreiras, M., Montagnani, S., & Layrisse, Z. (2002). Preeclampsia: a multifactorial disease resulting from the interaction of the feto-maternal HLA genotype and HCMV infection. *Am J Reprod Immunol*, 48(3), 176-183.
- 28.Aldrich, C., Verp, M. S., Walker, M. A., & Ober, C. (2000). A null mutation in HLA-G is not associated with preeclampsia or intrauterine growth retardation. *J Reprod Immunol*, 47(1), 41-48.
- 29.Hviid, T. V., Sørensen, S., & Morling, N. (1999). Polymorphism in the regulatory region located more than 1.1 kilobases 5' to the start site of transcription, the promoter region, and exon 1 of the HLA-G gene. *Hum immunol*, 60(12), 1237-1244.
- 30.Hviid, T. V., Hylenius, S., Hoegh, A. M., Kruse, C., & Christiansen, O. B. (2002). HLA-G polymorphisms in couples with recurrent spontaneous abortions. *Tissue antigens*, 60(2), 122-132.
- 31.Hviid, T. V. F., Rizzo, R., Christiansen, O. B., Melchiorri, L., Lindhard, A., & Baricordi, O. R. (2004). HLA-G and IL-10 in serum in relation to HLA-G genotype and polymorphisms. *Immunogenetics*, 56(3), 135-141.
- 32.Hviid, T. V. F., Rizzo, R., Melchiorri, L., Stignani, M., & Baricordi, O. R. (2006). Polymorphism in the 5' upstream regulatory and 3' untranslated regions of the HLA-G gene in relation to soluble HLA-G and IL-10 expression. *Hum Immunol*, 67(1-2), 53-62.
- 33.Berger, D. S., Hogge, W. A., Barmada, M. M., & Ferrell, R. E. (2010). Comprehensive analysis of HLA-G: implications for recurrent spontaneous abortion. *Reprod Sci*, 17(4), 331-338.

-
- 34.Monti, M., Lupoli, R., Fernandez, L. M. S., Cirillo, F., & Di Minno, M. N. D. (2019). Association of human leukocyte antigen-G 14 bp polymorphism with recurrent pregnancy loss in European countries: a meta-analysis of literature studies. *Fertil Steril*, 112(3), 577-585.
- 35.Mosaferi, E., Gharamaleki, N. A., Farzadi, L., Majidi, J., & Babaloo, Z. (2019). The Study of HLA-G Gene and Protein Expression in Patients with Recurrent Miscarriage. *Adv Pharm Bull*, 9(1), 70.
- 36.Craenmehr, M. H., Nederlof, I., Cao, M., Drabbels, J. J., Spruyt-Gerritse, M. J., Anholts, J. D., ... & Haasnoot, G. W. (2019). Increased HLA-G Expression in Term Placenta of Women with a History of Recurrent Miscarriage Despite Their Genetic Predisposition to Decreased HLA-G Levels. *Int J Mol Sci*, 20(3), 625.
- 37.Koc, A., Kirbiyik, O., Kutbay, Y. B., Ozylimaz, B., Ozdemir, T. R., Kaya, O. O., ... & Koc, Z. P. (2018). Fetal HLA-G alleles and their effect on miscarriage. *Adv Clin Exp Med*, 27(9), 1233-1237.
- 38.Shi, X., Xie, X., Jia, Y., & Li, S. (2017). Maternal genetic polymorphisms and unexplained recurrent miscarriage: a systematic review and meta-analysis. *Clin Genet*, 91(2), 265-284.
- 39.Yazdani, N., Shekari Khaniani, M., Bastami, M., Ghasemnejad, T., Afkhami, F., & Mansoori Derakhshan, S. (2018). HLA-G regulatory variants and haplotypes with susceptibility to recurrent pregnancy loss. *Int J Immunogenet*, 45(4), 181-189.