

# فراوانی پلیمرفیسم‌های ژن‌های ترومبووفیلی: فاکتور پنج لیدن، پروتروموبین A، G20210A، متیلن تراهیدرو‌فولات ردوکتاز و آنتی‌ژن PLA2 پلاکتی در شهرکرد

بتول پورقیصری<sup>۱</sup>، عفت فرخی<sup>۲</sup>، مجتبی ساعدی<sup>۳</sup>

## خلاصه:

سابقه و هدف: پلیمرفیسم‌های ارثی ژن‌های ترومبووفیلی با پاتوژن ترومبوآمبویلی وریدی و سایر پیامدهای جانی آن ارتباط دارد. از آن‌جایی که اطلاعات محدودی از فراوانی این پلیمرفیسم‌ها در جمیت‌های ایرانی در دست است، هدف از مطالعه حاضر بررسی آنها در جمیت سالم بود.

مواد و روش‌ها: در این مطالعه مقطعی ۳۰۴ فرد سالم اهداکننده خون در شهرکرد که سابقه‌ای از ترومبوآمبویلی وریدی نداشتند، در مطالعه شرکت کردند. تعیین ژنوتیپ با خون وریدی گرفته شده با EDTA برای پلیمرفیسم‌های فاکتور V لیدن، پروتروموبین PLA2، MTHFR C677T، G20210A و PCR-RFIP انجام شد.

نتایج: در بین افراد شرکت کننده ۶ مورد (۱/۹۷ درصد) هتروزیگوت فاکتور V لیدن و یک نفر هموزیگوت مشاهده شد. ۹۴ نفر (۳۰/۹۲ درصد) و ۱۱ نفر (۳/۶۲ درصد) به ترتیب هتروزیگوت و هموزیگوت MTHFR C677T بودند. ۲ مورد (۰/۶ درصد) هتروزیگوت پروتروموبین G20210A بودند و موردی از هموزیگوت وجود نداشت. ۲۸ نفر (۹/۲ درصد) و ۲ مورد (۰/۶ درصد) مورد به ترتیب هتروزیگوت و هموزیگوت PLA2 بودند. ۴۴/۶ درصد افراد و با حذف MTHFR C677T ۱۴/۵ درصد افراد مورد مطالعه حامل حداقل یکی از پلیمرفیسم‌های مورد بحث بودند.

نتیجه‌گیری: فراوانی این پلیمرفیسم‌ها متفاوت از نتایج متشر شده قبلی در نزد قفقازی و نیز نتایج محدود موجود از کرمانشاه است. چنین یافته‌هایی می‌تواند به تفاوت‌های ژنتیکی بین نژادهای مختلف و نیز نوع انتخاب نمونه نسبت داده شود.

واژگان کلیدی: فاکتور پنج لیدن، متیلن تراهیدرو‌فولات ردوکتاز، پروتروموبین PLA2، آنتی‌ژن G20210A، ترومبووفیلی دو مانعه علمی-پژوهشی فیض، دوره شانزدهم، شماره ۲، خرداد و تیر ۱۳۹۱، صفحات ۱۶۳-۱۶۸

## مقدمه

تروموبووفیلی محدوده‌ی گسترده از تغییراتی است که شرایط را برای ترومبوز عروقی فراهم می‌سازد. این اصطلاح عوامل ارثی و اکتسابی هر دو را در بر می‌گیرد. عوامل ارثی شامل تغییرات ژنتیکی است که در عوامل مؤثر بر هموستاز رخ می‌نماید و استعداد لخته سازی را افزایش می‌دهد. وجود چنین عوامل ژنتیکی همیشه همراه با ترومبوز نیست و معمولاً با افزایش سن، امکان تاثیر چنین عواملی بیشتر می‌شود [۱].

در بین عوامل ارثی ترومبووفیلی، جهش لیدن فاکتور ۵ انعقادی (FVL)، جهش G1691A در پروتروموبین (MTHFR) و جهش G677T در متیلن تراهیدرو‌فولات ردوکتاز (GP IIb/IIIa) گونه‌ی PLA2 از گلیکوپروتئین IIb/IIIa پلاکتی (GP IIb/IIIa) باعث تغییر از اهمیت ویژه‌ای برخوردارند [۲]. جهش لیدن فاکتور ۵ باعث تغییر Arg506Gln در حساست فاکتور ۵ را نسبت به غیرفعال شدن نسبت به پروتئین C کم می‌کند. پروتروموبین پیش‌ساز غیرفعال ترومبوین است و پلیمرفیسم G20210A منجر به تولید مقادیر بیشتری پروتروموبین و بنابراین افزایش سطح آن در خون می‌گردد. آنزیم MTHFR همراه با اسید فولیک و ویتامین B<sub>12</sub> یک نقش اساسی در حفظ سطح هموسیستین خون دارد و پلیمرفیسم C677T منجر به تولید آنزیم‌های حساس به حرارت می‌گردد که فعالیت کمتر داشته و باعث افزایش سطح هموسیستین می‌شود. افزایش هموسیستین همراه با افزایش ترومبوز وریدی است [۳]. میزان شیوع هر یک از این جهش‌ها در جمیت‌های مختلف و گزارش‌های مختلف متفاوت است [۴-۷]. توارث این ژن‌ها هرچند یک امتیاز ماندگاری بهعلت کاهش احتمال خونریزی ایجاد می‌کند، اما بهعلت افزایش تمایل به انعقاد، خطر ترومبوز را به همراه دارد. مطالعه‌ی فراوانی چنین جهش‌ها و پلیمرفیسم‌ها، هم از نظر

۱ استادیار، گروه پاتولوژی و همانولوژی، دانشکده پزشکی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد و مرکز تحقیقات سلوی-مولکولی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد

۲ دانشجوی دکتری تخصصی، مرکز تحقیقات سلوی-مولکولی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد

۳ کارشناس، مرکز تحقیقات سلوی-مولکولی، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد

لشانی نویسنده مسئول،

شهرکرد، دانشگاه علوم پزشکی شهرکرد، گروه پاتولوژی

تلفن: ۰۳۱۳۸۱۳۸۱، دوچرخه‌سواری: ۰۳۳۳۶۷۷۲۰

پست الکترونیک: pourgheysari@skums.ac.ir

تاریخ پذیرش نهایی: ۹۰/۸/۲۸

تاریخ دریافت: ۹۰/۲/۲۴

مدت ۳۰ ثانیه،  $59^{\circ}\text{C}$  به مدت ۳۰ ثانیه و  $72^{\circ}\text{C}$  به مدت ۳۰ ثانیه و در نهایت  $72^{\circ}\text{C}$  درجه به مدت ۱۰ دقیقه. با استفاده از پرایم‌های لازم برای شناسایی جهش G1691A، قطعه‌ای به طول ۲۶۷ جفت باز تکثیر گردید. در نوع بدون جهش دو سایت برش آنزیم MnII وجود دارد و به این ترتیب در این افراد سه قطعه به طول ۱۶۳ و ۶۷ و ۳۷ جفت بازی تشکیل می‌گردد. در صورت وجود جهش مورد نظر با تبدیل G به A در نقطه ۱۶۹۱ ژن مربوطه یک سایت آنزیم حذف می‌گردد و دو قطعه ۲۰۰ و ۶۷ جفت بازی تشکیل می‌گردد. برای شناسایی جهش G20210A، قطعه‌ای به طول ۳۴۵ جفت باز با استفاده از پرایم‌های لازم تکثیر گردید. در نوع بدون جهش سایتی برای برش آنزیم HindIII وجود ندارد و به این ترتیب در این افراد قطعه‌ای به طول ۳۴۵ جفت باز باقی می‌ماند. در صورت وجود جهش مورد نظر، در قطعه ۳۴۵ جفت بازی با تبدیل G به A در نقطه ۲۰۲۱۰ ژن مربوطه یک سایت آنزیم HindIII تشکیل می‌گردد و قطعه ۳۴۵ به دو قطعه ۳۲۲ و ۲۳ جفت بازی تبدیل می‌گردد. با استفاده از پرایم‌های لازم برای شناسایی پلیمرفیسم MTHFRC677T، قطعه‌ای به طول ۱۹۸ جفت باز تکثیر گردید. در نوع بدون جهش سایتی برای برش آنزیم Hinfl وجود نداشته و به این ترتیب در این افراد قطعه به طول ۱۹۸ جفت بازی باقی می‌ماند. در صورت وجود جهش مورد نظر، در قطعه ۱۹۸ جفت بازی با تبدیل C به T در نقطه ۶۷۷ ژن مربوطه یک سایت آنزیم تشکیل می‌گردد و قطعه ۱۹۸ به دو قطعه ۱۷۵ و ۲۳ جفت بازی تبدیل می‌گردد. برای شناسایی پلیمرفیسم‌های PLA، قطعه‌ای به طول ۲۶۴ جفت باز تکثیر گردید. در پلیمرفیسم PLA1 یک سایت برش آنزیم MspI وجود دارد و در نتیجه در این افراد دو قطعه به طول ۲۲۲ و ۴۲ جفت بازی تشکیل می‌گردد. در صورت وجود پلیمرفیسم PLA2 یک سایت جدید برای آنزیم ایجاد می‌گردد و سه قطعه ۱۷۳، ۴۲ و ۴۹ جفت بازی تشکیل می‌گردد. نتایج با استفاده از آمار توصیفی با نرم افزار SPSS ویرایش ۱۸ آنالیز گردید.

جدول شماره ۱- توالی پرایم‌های مورد استفاده در بررسی جهش‌های مطالعه

اختلال ژنتیکی	پرایمها	مطالعه
FVL	F 5' TGC CCA GTG CTT AAC AAG ACC A 3' R 5' TGT TAT CAC ACT GGT GCT AA 3'	
MTHFR C677T	F 5' TGA AGG AGA AGG TGT CTG CGG GA 3' R 5' AGG ACG GTG CGG TGA GAG TG 3'	
FIIG20210A	F 5' TCT AGA AAC AGT TGC CTG GC 3' R 5' ATA GCA CTG GGA GCA TTG AAG C 3'	
PLA2	F 5' TTC TGA TTG CTG GAC TTC TCT T 3' R 5' TCT CTC CCC ATG GCA AAG AGT 3'	

مطالعات بالینی و هم از نظر ژنتیک جمعیت‌ها اهمیت دارد. این مطالعه با هدف بررسی فراوانی هر یک از موارد فوق در جمعیت طبیعی شهرکرد، از مناطق مرکزی ایران، صورت گرفته است.

## مواد و روش‌ها

در این مطالعه مقطعی نمونه‌های خون از ۳۰۴ نفر از افراد سالم غیرخوشاوند در لوله‌های حاوی EDTA پس از کسب رضایت کتبی از آنها از مهر تا اسفند سال ۱۳۸۹ جمع‌آوری گردید و DNA از خون کامل با روش فتل کلروفرم استخراج، با استفاده از دستگاه اسپکتروفوتومتر 2100 Unico تعیین مقدار و سپس استاندارد سازی شد. سپس، جهش‌های مورد نظر با روش واکنش زنجیره پلی‌مرفیسم طولی زنجیره محدود (PCR) مورد بررسی قرار گرفت. تکثیر ژن مورد نظر توسط RFLP دستگاه ترموسایکل ASTEC، PC818 Japan مورد نظر گرفت. پرایم‌های مورد استفاده برای بررسی هر یک از جهش‌های مورد مطالعه در جدول شماره ۱ دیده می‌شود [۸]. آنزیم‌های محدودگر مورد استفاده شامل MnII برای HindIII، FVL برای MspI MTHFRR C677T برای Hinfl و FIIG20210A برای PLA2 بودند. آنزیم‌های محدودگر مورد استفاده از شرکت سیناژن و پرایم‌ها از شرکت ژن فن آوران تهیه گردید. از هر پلی‌مرفیسم دو مورد جهت تایید نتایج تعیین توالی گردید. برنامه دمایی مورد استفاده برای پلی‌مرفیسم‌های مورد نظر به صورت زیر در نظر گرفته شد:

جهش  $96^{\circ}\text{C}$ : FVL درجه ۴ دقیقه، ۶ سیکل شامل  $96^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه،  $58^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه و  $72^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه، سپس ۲۸ سیکل شامل: دمای  $96^{\circ}\text{C}$  به مدت  $30^{\circ}\text{C}$  ثانیه،  $56^{\circ}\text{C}$  به مدت  $30^{\circ}\text{C}$  ثانیه و  $72^{\circ}\text{C}$  به مدت  $30^{\circ}\text{C}$  ثانیه، و در نهایت  $72^{\circ}\text{C}$  درجه به مدت ۵ دقیقه.

پلی‌مرفیسم PLA2:  $96^{\circ}\text{C}$  درجه ۳ دقیقه، سپس ۵ سیکل شامل: دمای  $95^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه،  $56^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه و  $72^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه، سپس ۳۱ سیکل شامل: دمای  $94^{\circ}\text{C}$  به مدت  $40^{\circ}\text{C}$  ثانیه و  $72^{\circ}\text{C}$  به مدت  $40^{\circ}\text{C}$  ثانیه و در نهایت  $72^{\circ}\text{C}$  درجه به مدت ۵ دقیقه.

جهش  $94^{\circ}\text{C}$ : FIIG20210 درجه ۵ دقیقه، سپس ۳۳ سیکل شامل: دمای  $94^{\circ}\text{C}$  به مدت  $30^{\circ}\text{C}$  ثانیه،  $60^{\circ}\text{C}$  به مدت  $45^{\circ}\text{C}$  ثانیه و  $72^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه، و در نهایت  $72^{\circ}\text{C}$  درجه به مدت ۵ دقیقه.

پلی‌مرفیسم MTHFRC677T:  $94^{\circ}\text{C}$  درجه ۵ دقیقه، سپس ۵ سیکل شامل: دمای  $94^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه،  $59^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه و  $72^{\circ}\text{C}$  به مدت  $60^{\circ}\text{C}$  ثانیه، سپس ۲۵ سیکل شامل: دمای  $94^{\circ}\text{C}$  به

۹/۸ MTHFR C677T درصد ناقل FII20210A و ۰/۶ PLA2 به صورت هموزیگوت یا هتروزیگوت بودند. ۱۳ نفر (۴/۲۸ درصد) از افراد مورد مطالعه ناقل پلیمرفیسم MTHFR C677T همراه با یکی دیگر از جهش‌های مورد بررسی بودند که ۲ مورد از آن‌ها به صورت هموزیگوت بود. در ۴ نفر (۱/۲ درصد) از گروه مورد بررسی جهش FVL همراه با MTHFR C677T وجود داشت که یک مورد آن به صورت هموزیگوت FVL بود. هتروزیگوت PLA2 در ۷ مورد (۲/۳ درصد) و FII20210A در دو مورد (۰/۶ درصد) همراه با پلی-مرفیسم MTHFR C677T دیده شد. هیچ‌گونه موردی از همراهی سایر جهش‌های مورد مطالعه با یک دیگر مشاهده نگردید.

## نتایج

تعداد ۳۰۴ نمونه‌ی جمع‌آوری شده برای پلی مرفیسم‌های مورد نظر تعیین ژنتیپ گردید که نتایج آن در جدول شماره ۲ دیده می‌شود. از نمونه‌های مورد بررسی، ۱۳۶ نفر (۴۴/۷۴ درصد) حداقل یکی از پلی مرفیسم‌های مورد مطالعه را به صورت هموزیگوت یا هتروزیگوت دارا بودند. پس از حذف پلی-مرفیسم MTHFR C667T (هموزیگوت و هتروزیگوت) ۱۴۵ درصد از افراد مورد مطالعه ناقل حداقل یکی از پلی مرفیسم‌ها بودند. هیچ یک از شرکت‌کنندگان در مطالعه ناقل ۳ یا ۴ پلی-مرفیسم نبود. با در نظر گرفتن نتایج موجود در جدول شماره ۲، از افراد مورد بررسی ۲/۲۷ درصد ناقل FVL ۳۴/۶۴ درصد ناقل

جدول شماره ۲- فراوانی پلی مرفیسم‌های ژن‌های ترومبوفیلی در افراد مورد مطالعه

اختلال ژنتیکی	تعداد (فاسله اطمینان)٪ فراوانی	تعداد
Factor V Leiden	هموزیگوت	۱ ۰/۳ (۰-۰/۹۷)
	هتروزیگوت	۶ ۱/۹۷ (۰-۳/۵۳)
MTHFR	هموزیگوت	۱۱ ۳/۶۲ (۱/۵۲-۵/۷۲)
	هتروزیگوت	۹۴ ۳۰/۹۲ (۲۰/۷۲-۳۶/۱۲)
Prothrombin G20210A	هموزیگوت	۰ *
	هتروزیگوت	۲ ۰/۶ (۰-۱/۰۷)
PLA2	هموزیگوت	۲ ۰/۶ (۰-۱/۰۷)
	هتروزیگوت	۲۸ ۹/۲ (۵/۹۶-۱۲/۴۶)

یافت شده است [۱۴]. در مطالعه انجام شده در لبنان بر روی جمعیت عرب زبان با منشاء تونسی، لبنانی، بحرینی و سعودی میزان فراوانی FVL بین ۲-۱۴/۸ درصد متفاوت بوده است که افراد لبنانی الاصل از همه بیشتر و در افراد سعودی الاصل از همه کمتر بوده است [۱۵]. شیوع این پلی مرفیسم ظاهرا در نزاد فقفازی بیشتر است. در مطالعه انجام شده در بلغارستان فراوانی آن ۷/۱ درصد گزارش شده است [۱۶]. در همین مطالعه میزان فراوانی FIIG20210A ۲ درصد بوده است. فراوانی این پلی-مرفیسم در گروه مورد مطالعه ما ۰/۶ درصد بود و هیچ مورد هموزیگوت یافت نشد. در دو مورد مطالعه انجام شده در غرب ایران فراوانی این پلی مرفیسم در کردهای کرمانشاه ۳ درصد و ۱/۶ درصد گزارش گردیده است [۱۷-۱۸، ۱۳] که تا حدی متفاوت از نتایج بدست آمده در مطالعه حاضر است و با توجه به این که روش مشابهی برای بررسی انتخاب شده است، می‌تواند تفاوت‌های نزدی در این مورد را مطرح نماید؛ هرچند ممکن است به نوع انتخاب افراد مورد مطالعه نیز تا حدی ارتباط داشته باشد. در جمعیت لبنان این فراوانی ۱-۲ درصد بوده است [۲۰، ۱۹] که شباهت بیشتری به نتایج مطالعه ما داشته است. در مطالعه انجام

## بحث

مطالعه فراوانی پلی مرفیسم‌های مختلف ترومبوفیلی در جمعیت‌های مختلف هم از نظر پیش‌بینی‌های بالینی و هم از نظر مطالعات ژنتیکی و جمعیتی اهمیت داشته و میزان وفور آنها در جمعیت‌های مختلف متفاوت است. روش‌های مولکولی مختلف برای بررسی پلی مرفیسم‌های ژنتیکی مورد استفاده قرار می‌گیرند که روش PCR-RFLP با توجه به ویژگی و حساسیت بالای آن مورد توجه ویژه قرار گرفته است. در این روش در صورت رعایت شرایط واکنش، احتمال بروز نتیجه مثبت یا منفی کاذب نادر است. FII20210A یک منشأ واحد را نشان داده‌اند و مؤلفین پیدایش آن را از خاورمیانه می‌دانند [۱۲-۹]. منشأ مشابهی نیز برای FVL و MTHFR C677T بیان شده است [۱۲]. میزان فراوانی FVL را ۲/۳ درصد یافتیم که ۱/۹۷ درصد آن به صورت هتروزیگوت بود. در مطالعه انجام شده در جمعیت کرد ایران در کرمانشاه این فراوانی ۲/۹۷ درصد بوده است که تفاوت چندانی با گزارش ما ندارد [۱۳]. در مطالعه انجام شده در استرالیا میزان فراوانی این ژن ۵/۳۷ درصد بوده است که تا حدی بیش از فراوانی یافته شده در ایران است. با این حال، جهش هموزیگوت تنها در ۰/۰۵ درصد

جمعیت ما نسبت به نژاد فرقاچی دارد. MTHFR C667T و FII20210A نسبت به نتایج به دست آمده در کرمانشاه بر روی نژاد کرد نیز فراوانی کمتری را نشان می‌دهد. فراوانی PLA2 در مطالعه‌ی ما بیش از نتایج موجود از شرق آسیا و کمتر از اروپا بوده است. در این مورد مطالعه‌ای از سایر مناطق ایران جهت مقایسه وجود نداشته است. ارتباط بین میزان بروز حوادث ترومبوتیک در یک جمعیت و فراوانی پلیمرفیسم‌های ترومبوفیلی به‌وضوح مشخص نیست، اما از آنجایی که اکثر این پلیمرفیسم‌ها در نژاد فرقاچی شایع‌تر هستند و بروز ترومبوآمبولی وریدی نیز در سفید پوستان بیش از آسیایی‌ها و بومیان آمریکا بوده است [۳]، به‌نظر می‌رسد شیوع این رویدادها با فراوانی جهش‌های رابطه داشته باشد. در بیماران مبتلا به ترمبوبیلی وریدی در جمعیت مورد مطالعه ما نیز فراوانی این پلیمرفیسم‌ها در حال بررسی است.

### نتیجه‌گیری

با توجه به تفاوت چشم‌گیر بین بررسی‌های انجام گرفته در مناطق مختلف و تنوع جمعیتی در ایران، داده‌های مطالعه‌ی ما ممکن است تواند بیان گر فراوانی هریک از پلیمرفیسم‌ها در همه مناطق ایران باشد و مطالعات گسترده‌تری در این زمینه لازم است. نتایج مطالعه‌ی حاضر می‌تواند زمینه‌ای برای بررسی تأثیر این پلی‌مرفیسم‌ها بر ترمبوبیلی وریدی و عواقب آن مانند ترمبوبیلی و سقط چینی‌های مکرر در منطقه مورد مطالعه باشد.

### تشکر و قدردانی

مطالعه‌ی حاضر با حمایت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی شهرگرد در مرکز تحقیقات سلولی-مولکولی انجام گرفته است که بدین وسیله از پشتیبانی و همکاری آن‌ها سپاس-گزاری می‌گردد. این مقاله از طرح شماره ۶۳۸/۱۸/پ مصوب دانشگاه علوم پزشکی شهرگرد استخراج گردیده است.

### References:

- [1] Hoffbrand AV, Moss PAH, Pettit JA. Thrombosis and antithrombotic therapy in: Essential Haematology. 5<sup>th</sup> ed. Blackwell Publishing; 2006. p. 303-19.
- [2] Varga EA. Genetics in the context of thrombophilia. *J Thromb Thrombolysis* 2008; 25(1): 2-5.
- [3] Heit JA. The epidemiology of venous thromboembolism in the community. *Arterioscler Thromb Vasc Biol* 2008; 28(3): 370-2.
- [4] Biswas A, Bajaj J, Ranjan R, Meena A, Akhter MS, Yadav BK, et al. Factor V Leiden: Is it the

شده در استرالیا در زنان این فراوانی ۲/۴۳ درصد گزارش گردیده است [۲۱]. پلیمرفیسم دیگر مورد مطالعه، MTHFRC677T به صورت هموزیگوت یا هتروزیگوت در کلیه جمعیت‌های مطالعه شده فراوانی بیشتری نسبت به ۲ مورد قبلی مورد بحث داشته است. در مطالعه ما فراوانی آن به صورت هموزیگوت و هتروزیگوت به ترتیب ۳/۶۲ درصد و ۳۰/۹۲ درصد بوده است. در لهستان میزان هموزیگوت آن ۱۱/۳ درصد [۱۶]، در نژاد عرب بین ۲-۱۱ درصد با بیشترین فراوانی در لبنانی‌ها بوده است [۱۵]; در همین مطالعه فراوانی هتروزیگوت CT بین ۲۰-۴۰ درصد گزارش گردیده است. در جمعیت کرد کرمانشاهی ایران فراوانی ناقلين این پلیمرفیسم ۴۸/۳ درصد بوده است [۱۸] که از سایر مطالعات بیشتر است. با توجه به اینکه روش مورد استفاده در این مطالعات مشابه است، این تفاوت‌ها می‌تواند مجدداً به تفاوت‌های ژنتیکی بین جمعیت‌های مختلف و نیز نحوه انتخاب جمعیت مورد مطالعه بستگی داشته باشد. پلیمرفیسم دیگری که در مطالعه حاضر مورد بررسی قرار گرفته است یکی از گلیکوپروتئین‌های پلاکتی یعنی GPIIb/IIIa بوده است که جهش نقطه‌ای در ژن  $\beta$  اینتگرین با جایگزینی سیتوزین با تیmidین در اگزون ۲ رخ می‌دهد و این پلی-مرفیسم تحت عنوان  $\text{PLA}_2$  نام‌گذاری گردیده است. در مطالعه ما میزان فراوانی  $\text{PLA1/A2}$ ,  $\text{PLA2}$  ۹/۲ درصد و هموزیگوت  $\text{PLA1/A2}$ ,  $\text{PLA2}$  ۰/۶ درصد بود. در گزارش موجود از مجارستان این فراوانی ژن به ترتیب ۲۴/۳ درصد و ۲ درصد بوده است [۲۱]. در لهستان فراوانی ژن ۱۴/۳ درصد، در اروپا ۲۶-۲۹ درصد، در آمریکا ۲۰ درصد، در ژاپن ۰/۳ درصد، در کره ۲ درصد و در چین کمتر از ۰/۱۵ درصد بوده است [۲۲,۲۳]. فراوانی این پلیمرفیسم در جمعیت نرمال ما به‌نظر می‌رسد شباهت بیشتری به نتایج یافت شده در اروپا و آمریکا تا نتایج موجود از شرق آسیا داشته باشد. مقایسه بین نتایج حاصل از این مطالعه و سایر گزارش‌های موجود نشان می‌دهد که کلیه پلیمرفیسم‌های مورد مطالعه شیوع کمتری در

chief contributor to activated protein C resistance in Asian-Indian patients with deep vein thrombosis? *Clin Chim Acta* 2008; 392(1-2): 21-4.

- [5] Nizankowska-Mogilnicka E, Adamek L, Grzanka P, Domagala TB, Sanak M, Krzanowski M, et al. Genetic polymorphisms associated with acute pulmonary embolism and deep venous thrombosis. *Eur Respir J* 2003; 21(1): 25-30.
- [6] Lu Y, Zhao Y, Liu G, Wang X, Liu Z, Chen B, Hui R. Factor V gene G1691A mutation, prothrombin gene G20210A mutation, and MTHFR gene C677T mutation are not risk factors for

- pulmonary thromboembolism in Chinese population. *Thromb Res* 2002; 106(1): 7-12.
- [7] Kader HA, Berman WF, Al-Seraihy AS, Ware RE, Ulshen MH, Treem WR. Prevalence of factor V G1691A (Leiden), prothrombin G20210A, and methylene tetrahydrofolate reductase C677T thrombophilic mutations in children with inflammatory bowel disease. *J Pediatr Gastroenterol Nutr* 2002; 35(5): 629-35.
- [8] Ivanov P, Komsa-Penkova R, Kovacheva K, Ivanov Y, Stoyanova A, Ivanov I, et al. Impact of thrombophilic genetic factors on pulmonary embolism: early onset and recurrent incidences. *Lung* 2008; 186(1): 27-36.
- [9] Zivelin A, Griffin JH, Xu X, Pabinger I, Samama M, Conard J, et al. A single genetic origin for a common Caucasian risk factor for venous thrombosis. *Blood* 1997; 89(2): 397-402.
- [10] Zivelin A, Mor-Cohen R, Kovalsky V, Kornbrot N, Conard J, Peyvandi F, et al. Prothrombin 20210G > A is an ancestral prothrombotic mutation that occurred in whites approximately 24,000 years ago. *Blood* 2006; 107(12): 4666-8.
- [11] Cox MJ, Rees DC, Martinson JJ, Clegg JB. Evidence for a single origin of factor V Leiden. *Br J Haematol* 1996; 92(4): 1022-5.
- [12] Rosenberg N, Murata M, Ikeda Y, Opare-Sem O, Zivelin A, Geffen E, et al. The frequent 5, 10-methylenetetrahydrofolate reductase C677T polymorphism is associated with a common haplotype in whites, Japanese, and Africans. *Am J Hum Genet* 2002; 70(3): 758-62.
- [13] Rahimi Z, Vaisi-Raygani A, Mozafari H, Kharrazi H, Rezaei M, Nagel RL. Prevalence of factor V Leiden (G1691A) and prothrombin (G20210A) among Kurdish population from Western Iran. *J Thromb Thrombolysis* 2008; 25(3): 280-3.
- [14] Said JM, Brennecke SP, Moses EK, Walker SP, Monagle PT, Campbell J, et al. The prevalence of inherited thrombophilic polymorphisms in an asymptomatic Australian antenatal population. *Aust N Z J Obstet Gynaecol* 2008; 48(6): 536-41.
- [15] Ameen G, Irani-Hakime N, Fawaz NA, Mahjoub T, Almawi WY. An Arab selective gradient in the distribution of factor V G1691A/Leiden, prothrombin G20210A, and methylene tetrahydrofolate reductase (MTHFR) C677T. *J Thromb Haemost* 2005; 3(9): 2126-7.
- [16] Esmon CT. Basic mechanisms and Pathogenesis of Venous Thrombosis. *Blood Rev* 2009; 23(5): 225-9.
- [17] Rahimi Z, Vaisi-Raygani A, Mozafari H, Kharrazi H, Rezaei M, Nagel RL. Prevalence of factor V Leiden (G1691A) and prothrombin (G20210A) among Kurdish population from Western Iran. *J Thromb Thrombolysis* 2008; 25(3): 280-3.
- [18] Rahimi Z, Ghaderi M, Nagel RL, Muniz A. Prevalence of thrombotic risk factors among beta-thalassemia patients from Western Iran. *J Thromb Thrombolysis* 2008; 26(3): 229-33.
- [19] Kreidy R, Irani-Hakime N. Is thrombophilia a major risk factor for deep vein thrombosis of the lower extremities among Lebanese patients? *Vasc Health Risk Manag* 2009; 5: 627-33.
- [20] Torresan M, Machado TF, Siqueira LH, Ozelo MC, Arruda VR, Annichino-Bizzacchi JM. The impact of the search for thrombophilia risk factors among antiphospholipid syndrome patients with thrombosis. *Blood Coagul Fibrinolysis* 2000; 11(7): 679-82.
- [21] Rosendaal FR. Venous thrombosis: a multicausal disease. *Lancet* 2009; 353(9159): 1167-73.
- [22] Kiechle FL. DNA technology, the clinical laboratory, and the future. *Arch Pathol Lab Med* 2001; 125(1): 72-6.