

بررسی عیار اتوآنتی بادی علیه انواع LDL تغییر یافته در بیماران مبتلا به بیماری‌های قلبی عروقی

صدیقه عسگری^{*}، مژگان قاری‌پور^۱، غلامعلی نادری^۲، بابک ثابت^۳، علیرضا خسروی^۴، محمد هاشمی^۵

چکیده

مقدمه: آترواسکلروز، فرآیندی است که با هیپرکلسترولمی و ایجاد fatty streak آغاز می‌گردد. همچنین مطالعات قبلی نقش سیستم ایمنی را در این روند نشان داده‌اند. LDL (لیپوپروتئین با دانسیتی کم) می‌تواند دچار تغییراتی گردد که از جمله مهمترین آنها اکسیداسیون می‌باشد. سیستم ایمنی، علیه LDL اکسید جدید تولید شده آنتی‌بادی اختصاصی می‌سازد. تیتر اتوآنتی‌بادی مذکور در جمعیت‌های انسانی به عنوان روشنی تشخیصی در شناخت میزان پیشرفت آترواسکلروز بکار می‌رود. رابطه‌ای بین افزایش تیتر اتوآنتی‌بادی علیه اکسید LDL و نیز افزایش وقوع بیماری قلبی عروقی نشان داده شده است. در این مطالعه میزان اتوآنتی‌بادی علیه LDL اکساید (MDA-LDL, Cu⁺²-LDL) و Native-LDL در بیماران آژنژیوگرافی غیرطبیعی و آژنژیوگرافی طبیعی و گروه شاهد مورد مقایسه قرار گرفته است.

روش‌ها: این مطالعه به شیوه موردی - شاهدی در سه گروه بیماران با آژنژیوگرافی غیرطبیعی (دارای گرفتگی عروق کرونر)، بیماران با آژنژیوگرافی طبیعی و افراد ظاهرًا سالم بعنوان گروه شاهد انجام شد. تعداد نمونه در هر گروه ۲۰ نفر بود. تیتر اتوآنتی‌بادی علیه اکسید LDL گروه‌های مختلف با روش الایزا تعیین و سپس توسط آزمون آماری ANOVA مقایسه گردید.

یافته‌ها: نتایج بدست آمده نشان می‌دهد که میانگین جذب مشاهده شده در مورد اتوآنتی‌بادی علیه اکسید LDL ناشی از مالون دی‌آلدیید در گروه‌ها بترتیب برابر با $۰/۴۱۵ \pm ۰/۰۷۸$, $۰/۳۶۱ \pm ۰/۰۵۱$, $۰/۰۹۳ \pm ۰/۰۰۵$ می‌باشد ($p < 0.005$). مقدار اتوآنتی‌بادی علیه Native-LDL و نیز Cu⁺²-LDL تفاوت معنی‌داری نداشته است.

نتیجه‌گیری: از آنجا که مقادیر اتوآنتی‌بادی علیه اکسید LDL بطور معنی‌دار در گروه آژنژیوگرافی غیرطبیعی از افراد به ظاهر سالم و نیز افراد با آژنژیوگرافی طبیعی بالاتر است، بنابراین تعیین مقادیر آنتی‌بادی جهت تشخیص بالینی سریع میزان پیشرفت آترواسکلروز مفید می‌باشد.

واژگان کلیدی: بیماری‌های قلبی عروقی، آتوآنتی‌بادی LDL اکساید، الایزا

- ۱- Ph.D فارماکوگنوزی، مرکز تحقیقات قلب و عروق اصفهان، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان
- ۲- MSc بیوشیمی بالینی، مرکز تحقیقات قلب و عروق اصفهان، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان
- ۳- Ph.D بیوشیمی بالینی، مرکز تحقیقات قلب و عروق اصفهان، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان
- ۴- M.D مرکز تحقیقات قلب و عروق اصفهان، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان
- ۵- متخصص قلب و عروق، مرکز تحقیقات قلب و عروق اصفهان، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان
- ۶- فوق‌تحصص قلب و عروق، دانشگاه علوم پزشکی اصفهان

*نشانی: اصفهان، میدان جمهوری اسلامی، خیابان خرم، مرکز درمانی تحقیقاتی صدیقه طاهره^(س)، صندوق پستی: ۸۱۴۶۵-۱۱۴۸؛ تلفن: ۰۳۱۱-۲۲۵۷۲۴۲۵ و ۰۳۱۱-۲۲۵۹۷۹۷؛ پست الکترونیک: crc@mui.ac.ir

مقدمه

این مطالعه از نوع مقطعی مورد شاهدی می‌باشد. دو گروه از بیماران آنژیوگرافی مثبت و آنژیوگرافی منفی مجموعاً ۴۳ نفر بیمار مرد و زن (بدون محدودیت سن و جنس) مراجعه کننده به بخش آنژیوگرافی بیمارستان چمران اصفهان انتخاب شدند. گروه اول شامل بیمارانی بود که دچار گرفتگی عروق بودند و گروه دوم بیمارانی که آنژیوگرافی هیچ‌گونه گرفتگی را در آنان نشان نداد. گروه سوم متشكل از ۲۳ نفر افراد سالم بود (بدون سابقه دیابت، کلسترول و یا تری‌گلیسرید بالا). بیماران با تشخیص افکارکتوس حاد میوکارد AMI از مطالعه حذف شدند. آنژیوگرافی توسط روش استاندارد از طریق شریان فمورال راست انجام گردید، تشخیص و تعیین آنژیوگرافی مثبت و منفی بر اساس تعاریف انجمن قلب آمریکا^۱ انجام شد. نمونه‌های خونی متعاقب ۱۴ ساعت ناشتا بودن و روز قبل از انجام آنژیوگرافی جمع‌آوری گردید.

جداسازی لیپوپروتئین‌ها و تغییرات در آنها

LDL با دانسیته $g/ml < 1063$ و $1019 g/ml$ توسط اولتراسانتریفیوژ با کمک شیب غلظتی KBr از جمع آوری سرم ۱۰ نفر داوطلب سالم جداسازی شد [۱۷] و میزان پروتئین موجود در LDL با متدلوزی تعیین گردید. به منظور اکسیداسیون LDL توسط مس از روش اپی‌توب MDA-LDL از MDA Fogelman استفاده شد. کلیه مراحل روی یخ انجام گرفت [۱۹].

تعیین مقادیر اتوآنتمی بادی علیه Cu^{+2} -LDL و MDA-LDL
 روش انتخابی، شیوه غیر رقابتی الایزا (non-competitive enzyme-linked immunosorbent) است. ۱/۳ پلیت مخصوص الایزا ۹۶ خانه‌ای با ۱۰۰ میکرولیتر از Cu^{+2} -MDA-LDL. ۱/۳ دوم با ۱۰۰ میکرولیتر از

چگونگی فرآیندی که منجر به آترواسکلرroz می‌شود، هدف تحقیقات بی‌شماری بوده و اکنون بسیاری از عوامل مؤثر در ایجاد آترواسکلرزو شناخته شده‌اند. ظهور سلول‌های کفآلود در سطح آندوتیلوم، اولین علامت ایجاد ضایعه آترومی است [۱]، ماکروفازهای خونی، سلول‌های ماهیچه‌ای صاف، مونوسیت‌ها و نیز ذرات لیپوپروتئینی به‌ویژه لیپوپروتئین با وزن ملکولی کم (LDL) در ایجاد سلول‌های کفآلود نقش دارند [۲]. از سوی دیگر LDL می‌تواند در معرض تغییراتی همچون اکسیداسیون، استیلاسیون و یا متیلاسیون واقع شود [۳]. اخیراً نقش آنژنی لیپوپروتئین‌های تغییر یافته به‌ویژه LDL اکساید (OX-LDL) در ایجاد آترواسکلرزو به اثبات رسیده است. LDL تغییر یافته از آنجا که پروتئین خارجی است لذا دارای خاصیت ایمنوژن است و می‌تواند سیستم ایمنی را به ساختن آنژنی بادی اختصاصی تحریک کند [۴]. امروزه نشان داده شده است که سازوکارهای ایمنی در ایجاد و توسعه آترواسکلرزو اثر دارند [۵]. آنژن‌های متعددی در این واکنش‌های ایمنی نقش داشته‌اند [۶-۷] به‌طوری که اهمیت آنژنی بادی‌های ضد LDL اکساید (OX-LDL) در مطالعات مختلف حیوانی و انسانی، در ایجاد آترواسکلرزو مشخص شده است [۸-۱۰]. ولی به هر حال هنوز ارتباط دقیق بین اتوآنتمی بادی‌های (OX-LDL) در جریان خون و آترواسکلرزو مشخص نگردیده است. بسیاری از مطالعات موردي-شاهدی افزایش این آنژنی بادی را در بیماران مبتلا به آترواسکلرزو نشان داده‌اند [۱۱-۱۴]. اما در برخی از مطالعات نیز چنین ارتباطی نشان داده نشده است [۱۵-۱۶]. با توجه به اختلاف گزارش‌هایی که در این مورد وجود داشته است، هدف این مطالعه مقایسه میزان اتوآنتمی بادی LDL اکساید توسط مس (Cu^{+2} -OX-LDL) و اکساید توسط مالون دی‌آلید (MDA-OX-LDL) و نیز اثر آنژنی بادی علیه LDL (Native-LDL) در بیماران با آنژیوگرافی مثبت و آنژیوگرافی منفی و گروه کنترل بوده است.

^۱ American Heart Association

یافته‌ها

نتایج بدست آمده نشان داده است که مقدار اتوآنتی‌بادی علیه MDA-LDL در بیماران مبتلا به گرفتگی عروق (با آنژیوگرافی مثبت) برابر با $3/551 \pm 0/451$ و در گروه بیماران قلبی بدون گرفتگی عروق برابر با $0/361 \pm 0/20$ در گروه افراد شاهد (بدون سابقه ابتلا به بیماری قلبی) برابر $0/093 \pm 0/078$ می‌باشد که تفاوت بین گروه‌های مختلف با گروه شاهد از لحاظ آماری معنی‌دار است (جدول ۱). مقدار اتوآنتی‌بادی علیه Native-LDL در گروه بیماران شاهد در حد بیشترین مقدار و در گروه بیماران با آنژیوگرافی مثبت در حداقل مقدار موجود است که نمایانگر تبدیل LDL به OX-LDL می‌باشد و نهایتاً منجر به تشکیل مقادیر بیشتر اتوآنتی‌بادی علیه OX-LDL می‌شود. تفاوت مقادیر اتوآنتی‌بادی علیه Cu^{+2} -LDL بین گروه‌های مختلف قابل ملاحظه نمی‌باشد (اشکال ۳-۱).

بحث

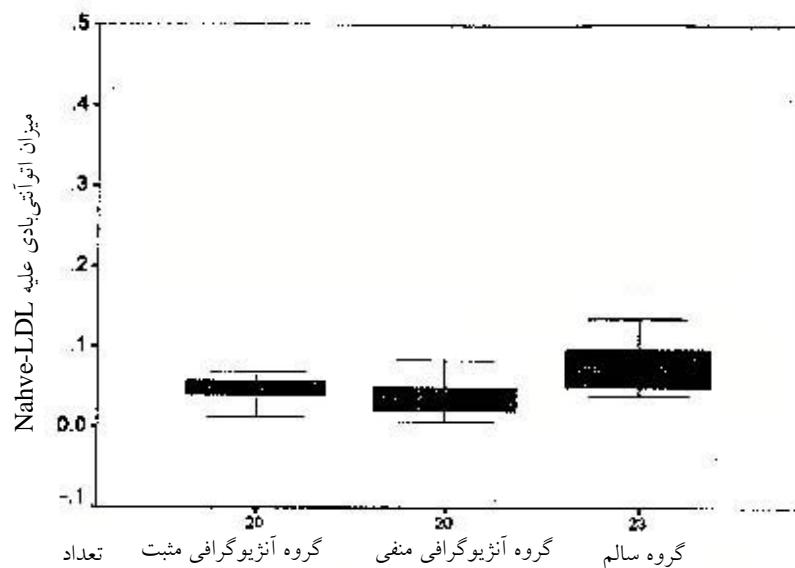
مطالعه حاضر نشان می‌دهد که میزان اتوآنتی‌بادی علیه MDA-LDL در گروه بیماران با آنژیوگرافی مثبت بطور معنی‌داری بیش از سایر گروه‌ها می‌باشد. این در حالی است که مطالعه سالونن و همکاران نیز ارتباط مستقیم بین اتوآنتی‌بادی MDA-LDL و پیشرفت آترواسکلروز را نشان داده‌اند [۲۱].

آخر با $5 \mu\text{g}/\text{ml}$ در محلول بافر فسفات سالین (PBS) و $1/3$ native-LDL پوشانیده شد. جهت جلوگیری از اکسیداسیون native-LDL، از PBS حاوی $2/7$ میلی مولار از EDTA و 20 میلی مولار بوتیل‌هیدروکسی تولوئن (BHT) استفاده گردید. پلیت به مدت 16 ساعت در دمای 4 درجه سانتی‌گراد انکوبه و پس از آن 4 بار با PBS حاوی Tween 20 0.05% ، 0.8% شستشو داده شد و سپس با PBS 0.1% حاوی BSA بلوکه شد. پس از 2 ساعت انکوباسیون در حرارت اطاق، پلیت مجدداً 4 بار با PBS 0.1 میلی مولار شستشو داده شد و پس از آن نمونه پلاسما که به صورت $1/20$ در PBS 0.1 میلی مولار حاوی BSA 0.2% رقیق شده بود؛ به کل خانه‌های پلیت اضافه و به مدت 2 ساعت در دمای اطاق انکوبه شد. سپس چهار بار با PBS 0.1 میلی مولار حاوی (توئین $20\% / 0.05\%$ و 0.2% BSA) شستشو داده شد. آنتی IgG F انسانی متصل به آنزیم پراکسیداز تهیه شده از انسیتو پاستور تهران به میزان 100 به هر چاهک افزوده و پس از آن سرم افراد که به صورت $1/3000$ در PBS 0.05% حاوی توئین 20% و 0.8% به پلیت افزوده و 2 ساعت در دمای 37 درجه سانتی‌گراد انکوبه شد. پس از چهار بار شستن با PBS 0.1 میلی مولار، سویسترای پراکسیداز (ارتوا-فنیل‌دی‌آمین $3/5$ OPD) به مقدار 100 ml با غلظت 3 g/l به بافر سیترات 5 mM میلی مولار حاوی پراکسید هیدروژن با $\text{pH}=5/5$ افزوده شد. واکنش در تاریکی انجام گرفته و با افروden 100 ml از 1 Molar HCl پس از 30 دقیقه متوقف شد. جذب کلیه چاهک‌ها در 492 nm خوانده شد [۲۰].

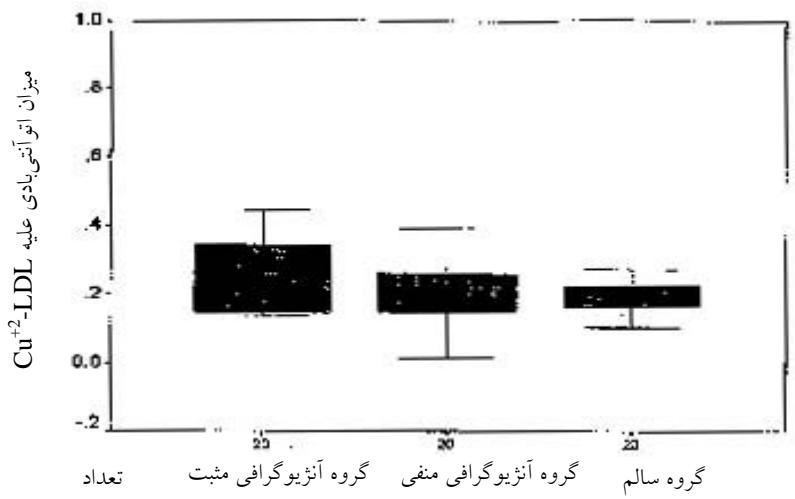
جدول ۱- مقایسه تیتر اتوآنتی‌بادی علیه انواع LDL اکسید شده و نیز Native-LDL با روش الیزا

گروه	n=20	گروه آنژیوگرافی مثبت	n=20	گروه آنژیوگرافی منفی	n=20	گروه کنترل	n=23
Auto Anti Cu^{+2} -LDL	$0/252 \pm 0/101$	$0/046 \pm 0/014$	$* 3/551 \pm 0/415$	$* 0/361 \pm 0/20$	$* 0/093 \pm 0/078$	$* 0/093 \pm 0/078$	$* 0/093 \pm 0/078$
Auto Anti Native-LDL	$0/239 \pm 0/146$	$1/076 \pm 0/626$					
Auto Anti MDA-LDL	$0/220 \pm 0/145$	$1/398 \pm 0/555$					

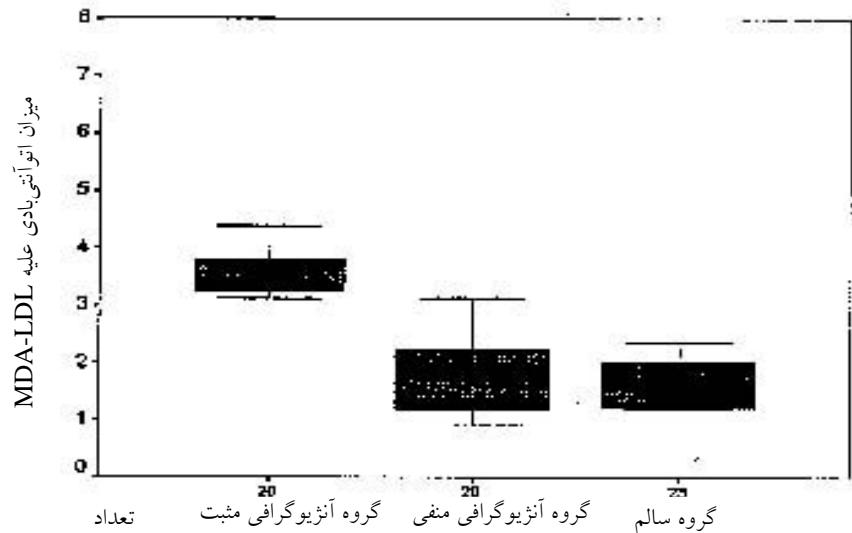
* $P < 0.05$



شکل ۱- مقایسه پراکندگی تیتر اتوآنتی بادی علیه Native-LDL به روش الیزا



شکل ۲- مقایسه پراکندگی تیتر اتوآنتی بادی علیه OX-LDL به روش الیزا (Cu+2-LDL)



شکل ۳- مقایسه پراکندگی تیتر اتوآنتی بادی علیه OX-LDL به روش الیزا (MDA-LDL)

وجود دارد که به علت حضور غلظت‌های مختلف اپی‌توپ‌ها ناشی از روش آماده‌سازی می‌باشد. همچنین مطالعاتی نیز نشان داده است که اختلافاتی در واکنش آنتی‌بادی‌های OX-LDL هنگام استفاده از LDL اکسید شده توسط مس به عنوان آنتی‌زن وجود دارد. چندین مطالعه موردی - شاهدی نیز افزایش تیتر آتوآنتی‌بادی علیه OX-LDL را در افراد مبتلا به بیماری عروق محیطی و افراد آنژریوگرافی مثبت نشان داده است [۲۷و۲۸]. در مطالعه‌ای میزان آتوآنتی‌بادی علیه OX-LDL در افراد مبتلا به انفارکتوس حاد میوکارد با افراد کنترل مقایسه شده و نتایج نشان داده است که در تمامی افراد در زمان پذیرش، میزان آن نسبت به گروه کنترل به طور معنی‌دار ($p < 0.05$) افزایش داشته است و یک ماه بعد مقدار آن ($p < 0.01$) کاهش یافته و به حد طبیعی رسیده که این امر می‌تواند بیانگر اهمیت این عوامل خطر در شروع MI باشد [۲۹].

در مطالعه‌ای نیز مشخص شده است که میزان این آتوآنتی‌بادی در دو گروه بیماران AMI و CAD با میزان گلوبول‌های سفید همبستگی داشته ولی با میزان لیپید پروفایل ارتباطی نداشته است و بطور کلی میزان آتوآنتی‌بادی‌های OX-LDL، گلوبول‌های سفید و CRP در افراد AMI نسبت به CAD بالاتر بوده و قله منحنی غلظت کراتین‌کیناز بطور معنی‌دار با میزان آتوآنتی‌بادی OX-LDL در افراد AMI در رابطه است [۳۰]. اگرچه میزان آنتی‌بادی مذکور در بیماران به آنژین نایاب‌دار نسبت به آنژین پایاب‌دار بیشتر بوده، مقادیر اکسیاسترول‌ها در این دو گروه تفاوتی نداشته است که می‌تواند ناشی از تولید بیش از حد OX-LDL در افراد مبتلا به آنژین نایاب‌دار باشد. با توجه به نقش گسترده‌ای که انواع OX-LDL در ایجاد و توسعه بیماری‌های قلبی عروقی دارد، لذا ضروری به نظر می‌رسد مطالعاتی در جهت تعیین عملکرد گیرنده‌های ملکولی - OX-LDL انجام گیرد.

سپاسگزاری

این پژوهش بر اساس طرح تحقیقاتی شماره ۷۷۰۰۴ با حمایت مالی معاونت پژوهشی دانشگاه علوم پزشکی اصفهان انجام شده و مؤلفین مراتب تقدیر و تشکر خود را از آن معاونت اعلام می‌دارند.

در برخی مطالعات نیز عدم تغییر آتوآنتی‌بادی علیه MDA-LDL در گروه‌های بیمار و کنترل نشان داده شده است. این گوناگونی ناشی از متدهای اندازه‌گیری آتوآنتی‌بادی است [۲۲]. زیرا در برخی از مطالعات از متد رادیوایمینواسی و برخی دیگر از متد الایزا استفاده شده است. به طور کلی فقادان روشهای استاندارد و یکسان در اندازه‌گیری این فاکتور توسط گروه‌های مختلف می‌تواند علت این تفاوت باشد [۲۳]. علاوه بر این، تعریف آترواسکلروز بین مطالعات مختلف متفاوت است. آنچه مهم است این که پاسخ‌های ایمنی، بسته به مرحله بیماری می‌تواند متفاوت باشد. برای مثال در موش‌های Apo E knockout تشكیل fatty streak، پاسخ ایمنی به OX-LDL بسیار قوی است در صورتی که در سایر مراحل تشكیل پلاک این پاسخ کنترل می‌شود [۲۴]. پلاک‌های تازه حاوی سلول‌های کف‌آلود^۱ و نیز OX-LDL هستند و احتمالاً سبب افزایش پاسخ ایمنی، علیه خود می‌شوند و بیشتر از پلاک‌های آهکی سیستم ایمنی را تحريك می‌کنند [۲۴]. همچنین مطالعات مختلف نشان داده است تحت شرایط طبیعی سیستم ایمنی نقش‌های مختلفی را در آترواسکلروز ایفا می‌کند. تحت شرایط پاتولوژیک سخت مثل هیبرکلسترونیمای شدید، این نقش ممکن است بوسیله لیپوپروتئین‌های پروآتروژن تحت تأثیر قرار گیرد. بنابراین اهمیت پاسخ‌های آنتی‌OX-LDL می‌تواند متفاوت باشد. مطالعاتی نیز نشان داده است که میزان آتوآنتی‌بادی علیه MDA-LDL در طول دو سال مطالعه ارتباطی با میزان پیشرفت آترواسکلروز کاروتید گردن نداشته است [۲۶]. مطالعه حاضر نشان داده است که در بین سه گروه مورد مطالعه، میزان آتوآنتی‌بادی علیه Cu⁺²-LDL تفاوت معنی‌داری نداشته است. مطالعه سالونن و همکارانش نیز مؤید نتایج این مطالعه می‌باشد. وی اعلام داشت تفاوت معنی‌داری بین میزان آتوآنتی‌بادی علیه Cu⁺²-LDL در گروه‌های مختلف وجود نداشته است که احتمالاً "ناشی از دانسیتۀ کم اپی‌توپ‌های غالب آنتی‌بادی‌های OX-LDL" می‌باشد. با توجه به مطالعات انجام شده، تنوع زیادی در تیتر ظاهری آنتی‌بادی‌های نمونه‌های سرمی یکسان

^۱ Foam cell

مأخذ

1. Steinberg D, Parthasarathy S, Carew TE, Khoo JC, Witztum JL. Beyond cholesterol: modifications of low density lipoprotein that increase its atherogenesis. *N Engl Med* 1989; 320: 915-24.
2. Newby AC, Libby P, Venereal AC. Plaque instability the real challenge for atherosclerosis research in the next decade? *Cardiovascular Res*. 1999; 41: 321-322.
3. Cross C. Oxygen radical and human disease. *Ann. Int. Med.* 1987; 107: 326-545.
4. Hörrkkö S, Binder C.J Shaw PX, Chang M K, Silverman G, Palinski W. Role of oxidation in Atherosclerosis Free radical, biol. med. 2000;28:1771-1779.
5. Ross, R. Atherosclerosis an inflammatory disease. *N. Engl. J. Med.* 1999; 340:115-126.
6. Witztum J. L. Pulaski W. Are immunological mechanisms relevant for the development of Atherosclerosis? [editorial]. *Immunol.* 1999; 90:153-156.
7. Abraham, R. Choudhury, A. Bal, V. Rath S. Disruption of T cell tolerance by directing a self antigen to I macrophage-specific scavenger receptors. *J. Immune.* 1997; 158:4029- 4035.
8. Witztum, I. L.; Steinbrecher, U. P.; Kesiniemi, Y. A.; Fisher, M. Autoantibodies to glucosylated proteins in the plasma of patients with diabetes mellitus. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 1984; 81:3204-3208.
9. Steinbrecher, U. P.; Fisher, M.; Witztum, I. L.; Curtis, L. K. Immunogenicity of homologous low density lipoprotein after methylamine, ethylating, acetylating, or carbamylating: generation of antibodies specific for derivative lysine. *J. Lipid Res.* 1984; 25: 1109-1116.
10. Palinski, W. Rosenfeld, M. E. Ylii-Herttuala, S. Gurtner, G. C. Socher, S. S. Butler, S. W. Parthasarathy, S. Carew, T. E. Steinberg, D. Witztum, I. L. Low density lipoprotein undergoes oxidative modification in vivo. *Proc. Natl. Acad. Sci.* 1989; 86: 1372-1376.
11. Bui M. Sack M. Moutsatsos G. Lu D, Katz P, McCown R, Breall J, Rackley C. Autoantibody titers to oxidized low-density lipoprotein in patients with coronary atherosclerosis. *Am Heart J.* 1996; 131: 663-667.
12. Maggi E. Marchesi E. Ravetta V. Martignoni A, Finardi G, Bellomo G. Presence of autoantibodies against oxidatively modified low-density lipoprotein in essential hypertension: a biochemical signature of an enhanced in vivo low-density lipoprotein oxidation. *J Hypertens.* 1995; 13:129-138.
13. Bergmark C, Wu R, de Faire U, Lefvert AK, Swedenborg J. Patients with early-onset peripheral vascular disease have increased levels of autoantibodies against oxidized LDL. *Arterioscler Thromb Vasc Biol*, 1995; 15: 441-445.
14. Puurunen M, Manttari M, Manninen V, Tenkanen L, Alfthan G, Ehnholm C, Vaarala O, Aho K, Palosuo T. Antibody against oxidized low-density lipoprotein predicting myocardial infarction. *Arch Intern Med.* 1994; 154: 2605-2609.
15. Uusitupa M, Njskanen L, Luorna J, Vilja P, Mercuri M, Raurarnaa R, Yla-Herttuala S. Autoantibodies against oxidized LDL do not predict atherosclerotic) vascular disease in non-insulin-dependent diabetes mellitus. *Arterioscler Thromb Vasc Biol.* 1996; 16: 1236-1242.
16. Van de Vijer L, Steyger R, Poppel G, Boer J, Kruijssen D, Seidell J, Princen H. Autoantibodies against MDA-LDL in subjects with severe and minor athrosclerosis and healthy population controls. *Atherosclerosis.* 1996; 122: 245-253.
17. Lopes-virella M, Koskinen S, Mironova M, Horne D, Klein R, Chasserean C, Enockson C, Virella G. The preparation of Copper-oxidized LDL for measurement of oxidized LDL for measurement of oxidized LDL antibodies by EIA. *J Atherosclerosis* 152(2000)-107-115.
18. Steinbrecher UP. Oxidation of human low density lipoprotein results in derivatization of lysine residues of apolipoprotein B by lipid peroxide decomposition products. *j Biol Chem* 1987, 262:3603-8
19. Harberland M.E. Fogelman A.M. Edwards S.p. Specificity of receptor-mediated recognition of Malondialdehyde modified low density lipoproteins. *Procs. Natl. Acad. Sci.* 1982; vol.79, march.1712-1716.
20. Fogelman A.M. Shecter I. Sager J. Hickman M. Child J.s. Edwards P.A. 1980. *Proc.Natl.Acad.Sci.* 1980;77.
21. Palinski W, Rosenfeld ME, Yla-Herttuala Set al. Low density lipoprotein undergoes oxidative modification in vivo. *Proc Natl Acad Sc:* 1989.86.1372-1376
22. Salonen, I. T. Ylii-Herttuala, S. Yamamoto, R. Butler, S. Carpel, H. Salonen, R. Nyysonen, K. Palinski, W. Witztum, I. L. Autoantihody against oxidized LDL and progression of carotid Atherosclerosis. *Lancet* 1992; 339:883-887.
23. Hanson G.K. Cell mediated immunity in Atherosclerosis. *Curr.Opin.Lipidol.* 1999; 8: 301-311.
24. Palinski W, Horkko S, Miller E, Steinbrecher UP, Powell HC, Curtiss LK, Witztum JL. Cloning of monoclonal autoantibodies to epitopes of oxidized lipoproteins from apolipoprotein E-deficient mice: demonstration of epitopes of oxidized low density lipoprotein in human plasma. *J Clin Invest.* 1996; 98: 800-814.
25. Libby, P. Hanson G. K. Poher J. S. Atherogenesis and inflammation. In: Chien, K. R. Molecular basis of cardiovascular atherclerosis. *Curr. Opin. Lipidol* 1997; 8: 301-311.
26. Virella G, Yirella I, Leman RB, Pryor MB, Lopcs-Virella MF. Anti-oxidized low-density lipoprotein antibodies in patients with coronary heart disease and normal healthy volunteers. *Int J Clin Lab Res* 1993; 23:95-101.

27. Ylii-Herttuala, S. Palinski, W. Rosenfeld, M. E. Parthasarathy, S. Carew, T. E. Butler, S. Witztum, I. L. Steinberg, D. Evidence for the presence of oxidatively modified low density lipoprotein in atherosclerotic lesions of rabbit and man. *J. Clin. Invest.* 1989; 84:1086-1095.
28. Reaven, P. D. Napoli, C. Merat, S. Witztum, I. L. Lipoprotein modification and Atherosclerosis in aging. *Exp. Gerontol.* 2000; 34:527- 537.
29. Inone T, Yaguchi I, Uchida T, Kamishirado H, Nakahara S, Hagashi T, Morooka S. Clinical significance of the antibody against oxidized low-density lipoprotein in acute myocardial infarction. *Cardiology*, 2002; 98(1-2): 13-17.
30. Tsai WC, Li YH, Chao TH, Chen JH. Relation between antibody against oxidized LDL and extent of coronary atherosclerosis. *J Formos Med Assoc* 2002; Oct, 101(10): 681-4.