

بِسْمِ اللَّهِ الرَّحْمَنِ الرَّحِيمِ



دانشگاه پیام نور

پایان نامه

برای دریافت درجه کارشناسی ارشد
در رشته بیوشیمی

دانشکده علوم پایه و کشاورزی
گروه علمی زیست شناسی

عنوان پایان نامه:

بررسی جهش های ژن **LDLR** در بیماران با کلسترول بالای فAMILI در استان
چهار محال و بختیاری

استاد راهنما:

دکتر مرتضی هاشم زاده چالشتی

استاد مشاور:

دکتر حبیب الله ناظم

نگارش:

سمیه اسدی مبارکه

اسفند ماه ۱۳۸۸

تقدیم به :

به اسوه ی صبر و ایثار مادر عزیزم

تقدیر و تشکر:

سپاس از ایزد منان

با تشکر فراوان از جناب آقای دکتر مرتضی هاشم زاده و سرکار خانم فرخی که با

زحمات بی دریغشان من را در طی این مسیر علمی یاری نمودند.

تلاشها و زحمات بی دریغتان را اجر می نهم.

چکیده:

مقدمه: هایپرکلسترولمی فAMILI (FH) بیماری غالب اتوزومال است و با افزایش سطح لیپوپروتئین با دانسیته کم (در پلاسما)، لیپید در تاندون و رگها تجمع می یابد. این بیماری با آترواسکلروز نابهنگام و افزایش خطر بیماری های قلبی عروقی (CHD) همراه می شود. هایپرکلسترولمیای فAMILI به همراه جهش در ژن گیرنده لیپوپروتئین با دانسیته کم (LDLR) ایجاد می شود. از اهداف این مطالعه بررسی تغییرات ژن LDLR در گروهی از بیماران استان چهارمحال و بختیاری بود.

مواد و روشها: در این مطالعه ۵۷ نمونه بیمار (میانگین سنی $53/26 \pm 12/86$) با استفاده از روش آسان و بر اساس معیار جهانی ثبت Simon Broome انتخاب گردیدند. DNA ژنومی این بیماران با روش استاندارد فنل-کلروفرم استخراج گردید. سپس بر روی نمونه های مورد مطالعه با استفاده از روش PCR-SSCP وجود تغییرات در پروموتور و اگزون های شماره ۱، ۳، ۵، ۱۱، ۱۳، ۱۵، ۱۶، ۱۷ و ۱۸ مورد بررسی قرار گرفت. همچنین برای اگزون های شماره ۳، ۱۱ و ۱۵ شرایط Heteroduplex Analysis نیز اعمال شد. با انجام تکنیک های فوق موارد مشکوک شناسایی شد و سپس توالی یابی مستقیم DNA انجام گردید.

نتیجه گیری: در این مطالعه دو تغییر در ژن LDLR شناسایی شد، جهش هتروزیگوت $283T>A$ و پلی مورفیسم $1959T>C$ که به ترتیب در ۱ و ۹ فرد مبتلا به FH شناسایی گردید. در پروموتور و اگزون های ۱، ۵، ۱۱، ۱۵، ۱۶، ۱۷، ۱۸ تغییرات بیماری زایی مشاهده نگردید. نتایج این تحقیق نشان داد نقش ژن LDLR در ایجاد FH در جمعیت مورد مطالعه ضعیف است و احتمالاً ژن یا لوکوس های دیگری در ایجاد FH در این منطقه نقش دارند.

کلمات کلیدی: هایپرکلسترولمی فAMILI، ژن LDLR ، PCR-SSCP ، Heteroduplex Analysis

فصل اول: کلیات

۱۱ ۱-۱-مقدمه
۱۴ ۲-۱-لیپید
۱۴ ۱-۲-۱- فیزیولوژی لیپوپروتئین های پلاسما
۱۶ ۲-۲-۱- لیپیدها و بیماریهای عروقی
۱۷ ۳-۱-کلسترول
۱۷ ۱-۳-۱- بیوسنتز کلسترول
۱۷ ۲-۳-۱- تنظیم سنتز کلسترول
۱۸ ۳-۳-۱- مسیر انتقال معکوس کلسترول
۱۹ ۴-۳-۱- کاربردهای خاص کلسترول در بدن
۱۹ ۴-۱-لیپوپروتئین
۲۰ ۱-۴-۱- ساختمان و متابولیسم طبیعی لیپوپروتئین
۲۳ ۲-۴-۱- لیپوپروتئین ها، آپولیپوپروتئین ها و پروتئین های مربوطه
۲۳ ۱-۲-۴-۱- آگزوزن
۲۳ ۲-۲-۴-۱- آندوزن
۲۴ ۳-۴-۱- طبقه بندی
۲۴ ۱-۳-۴-۱- لیپو پروتئین های طبیعی
۲۴ ۱-۱-۳-۴-۱- شیلومیکرون ها
۲۴ ۲-۱-۳-۴-۱- لیپوپروتئین های با چگالی بسیار کم
۲۵ ۳-۱-۳-۴-۱- لیپو پروتئین های با چگالی کم
۲۶ ۴-۱-۳-۴-۱- لیپوپروتئین با چگالی بالا
۲۶ ۲-۳-۴-۱- لیپوپروتئین های غیر طبیعی
۲۷ ۵-۱- لیپیدها، لیپوپروتئین ها و بیماری
۲۷ ۱-۵-۱- هایپر کلسترولمی پلی ژنیک (غیر فامیلی)
۲۷ ۲-۵-۱- هایپر کلسترولمی خانوادگی (FH)
۲۸ ۶-۱- آترواسکلروز
۲۸ ۱-۶-۱- روند تشکیل پلاک های آترواسکلروز

۲۹LDL حامل اصلی کلسترول.....
۲۹۱-۷-۱-آندوسیتوز LDL با واسطه پذیرنده.....
۳۰LDLR/ LDL-C مسیر آندوسیتوز کمپلکس.....
۳۲۸-۱-گیرنده لیوپروتئین با چگالی کم (LDLR).....
۳۳۱-۸-۱-بررسی مولکولی ژن LDLR.....
۳۴۱-۱-۸-۱- ضرورت شناسایی جهش در ژن LDLR.....
۳۵۲-۱-۸-۱- جهش های ژن LDLR.....
۳۶۱-۲-۱-۸-۱- جهش های رده اول.....
۳۶۲-۲-۱-۸-۱- جهش های رده دوم.....
۳۶۳-۲-۱-۸-۱- جهش های رده سوم.....
۳۶۴-۲-۱-۸-۱- جهش های رده چهارم.....
۳۷۵-۲-۱-۸-۱- جهش های رده پنجم.....
۳۷۳-۱-۸-۱- روند بیان ژن.....
۳۸۴-۱-۸-۱- ناحیه پروموتور ژن LDLR.....
۳۹۲-۸-۱- پنج منطقه عملکردی مجزا در پروتئین LDLR.....
۳۹۱-۲-۸-۱- ناحیه انتهای آمینی پذیرنده - اتصال.....
۴۰۲-۲-۸-۱- قلمرو همتایی پیش ساز عامل رشد اپیدرمی (EGF).....
۴۱۳-۲-۸-۱- منطقه O-گلیکوزیدی.....
۴۱۴-۲-۸-۱- منطقه بین غشایی.....
۴۱۵-۲-۸-۱- منطقه دنباله سیتوپلاسمی.....
۴۲۶-۲-۸-۱- تاخوردگی پروتئین LDLR.....
۴۲۷-۲-۸-۱- نقش کلسیم در پروتئین LDLR.....
۴۳۹-۱- نقش LDLR در ارتباط با هایپرکلسترولمیا خانوادگی.....
۴۴۱۰-۱- شناسایی افراد مبتلا به FH.....
۴۴۱-۱۰-۱- برنامه US MedPed.....
۴۴۲-۱۰-۱- گروه ثبت Simon Broome در کانادا.....
۴۴۳-۱۰-۱- شبکه Dutch Lipid Clinic.....

۴۵ ۱۱-۱- بررسی تغییرات در سایر ژن های در گیر با FH
۴۶ ۱۱-۱- ژن ۱۰۰- APOB
۴۷ ۱۱-۱- ژن ۹- PCSK
۴۸ ۱۱-۱- ژن ۳- اتوزومال برگشتی هایپرکلسترولومیای شدید [ARH]
۴۹ ۱۱-۱- ۴- فنوتیپ سیتواسترولومیا
۴۹ ۱۲-۱- مسیرهای درمان مبتلایان با FH هتروزیگوت و هموزیگوت
۵۰ ۱۳-۱- بررسی متون

فصل دوم: روشها ، مواد و وسایل

۵۴ ۲-۱- مراحل انجام تحقیق
۵۴ ۲-۱-۱- پرسشنامه
۵۸ ۲-۱-۲- نمونه گیری
۵۸ ۲-۱-۳- استخراج DNA
۶۰ ۲-۱-۴- ارزیابی کمی و کیفی DNA استخراج شده
۶۰ ۲-۱-۴-۱- ارزیابی کیفی DNA ژنومی استخراج شده
۶۰ ۲-۱-۴-۲- تعیین غلظت DNA با روش اسپکتروفتومتری
۶۱ ۲-۱-۵- تکثیر DNA با استفاده از تکنیک PCR
۶۳ ۲-۱-۵-۱- اصول انجام تکنیک PCR
۶۳ ۲-۱-۵-۲- غلظت یون منیزیم
۶۳ ۲-۱-۵-۳- داکسی نوکلئوتید تری فسفات ها (dNTP)
۶۳ ۲-۱-۵-۴- آغازگرها
۶۴ ۲-۱-۵-۵- دمای ذوب (Tm)
۶۴ ۲-۱-۵-۶- بهینه سازی واکنش PCR برای دمای اتصال آغازگرها
۶۵ ۲-۱-۵-۷- تعداد چرخه های تکثیر
۷۱ ۲-۱-۶- الکتروفورز محصولات PCR

۷۲ ۱-۶-۱-۲- مواد مورد نیاز تهیه ژل پلی اکریل آمید
۷۲ ۲-۶-۱-۲- فرایند پلیمریزاسیون
۷۳ ۳-۶-۱-۲- طرز ساخت ژل پلی اکریل آمید
۷۳ ۴-۶-۱-۲- انتقال محصول PCR به ژل
۷۴ ۵-۶-۱-۲- رنگ آمیزی ژل الکتروفورز
۷۵ ۶-۶-۱-۲- الکتروفورز محصول PCR روی ژل آگارز
۷۶ ۷-۶-۱-۲- طرز تهیه ژل آگارز ۱/۵ درصد جهت الکتروفورز
۷۷ ۷-۱-۲- تکنیک PCR-SSCP
۷۹ ۱-۷-۱-۲- روش انجام PCR-SSCP
۸۰ ۸-۱-۲- Heteroduplex Analysis
۸۱ ۱-۸-۱-۲- روش انجام SSCP-Heteroduplex
	فصل سوم : نتایج
۸۳ ۱-۳- نتایج
	فصل چهارم: بحث
۹۰ ۱-۴- بحث
	فهرست شکلها
۲۰ شکل ۱-۱: لیوپروتئین
۲۵ شکل ۲-۱: لیوپروتئین کم چگال
۳۱ شکل ۳-۱: نمایی از مسیر آندوسیتوز در سطح غشاء سلول
۳۴ شکل ۴-۱: نواحی آگزونی و ایترونی ژن LDLR، قسمت های مختلف پروتئین LDLR
۳۹ شکل ۵-۱: پنج منطقه عملکردی مجزا در پروتئین LDLR
۴۶ شکل ۶-۱: نقش ژن های درگیر در مسیر انتقال LDL-C
۶۲ شکل ۱-۲: تکثیر DNA با استفاده از PCR
۷۴ شکل ۲-۲: نمونه شماتیک الکتروفورز پلی اکریل آمید
۷۶ شکل ۳-۲: دستگاه الکتروفورز ژل آگارز
۷۸ شکل ۴-۲: نمایی شماتیک از فرایند PCR-SSCP

۸۰ شکل ۲-۵ : نمایی شماتیک از فرایند هترو دوپلکس
۸۳ شکل ۳-۱ : ژل پلی اکریلامید SSCP پروموتر و اگزون ۱ ژن LDLR
۸۳ شکل ۳-۲ : ژل پلی اکریلامید SSCP اگزون ۵ ژن LDLR
۸۴ شکل ۳-۳ : ژل پلی اکریلامید SSCP اگزون ۱۳ ژن LDLR
۸۴ شکل ۳-۴ : ژل پلی اکریلامید SSCP اگزون ۱۶ ژن LDLR
۸۵ شکل ۳-۵ : ژل پلی اکریلامید SSCP اگزون ۱۷ ژن LDLR
۸۵ شکل ۳-۶ : ژل پلی اکریلامید SSCP اگزون ۱۸ ژن LDLR
۸۶ شکل ۳-۷ : ژل پلی اکریلامید SSCP-Heteroduplex اگزون ۳ ژن LDLR
۸۶ شکل ۳-۸ : ژل پلی اکریلامید SSCP-Heteroduplex اگزون ۱۱ ژن LDLR
۸۷ شکل ۳-۹ : ژل پلی اکریلامید SSCP-Heteroduplex اگزون ۱۵ ژن LDLR
۸۷ شکل ۳-۱۰ : نتایج آنالیز با استفاده از تکنیک توالی یابی DNA اگزون ۳
۸۸ شکل ۳-۱۱ : نتایج آنالیز با استفاده از تکنیک توالی یابی DNA اگزون ۱۳

فهرست جداول

۱۵ جدول ۱-۱ : دسته بندی و عملکرد آپو پروتئین ها
۶۵ جدول ۱-۲ : توالی آغازگرهای ژن LDLR
۶۶ جدول ۲-۲ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR پروموتر و اگزون ۱
۶۶ جدول ۲-۳ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR اگزون ۳
۶۷ جدول ۲-۴ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR اگزون ۵
۶۷ جدول ۲-۵ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR اگزون ۱۱
۶۸ جدول ۲-۶ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR اگزون ۱۳
۶۸ جدول ۲-۷ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR اگزون ۱۵
۶۹ جدول ۲-۸ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR اگزون ۱۶
۶۹ جدول ۲-۹ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR اگزون ۱۷
۷۰ جدول ۲-۱۰ : برنامه حرارتی ترموسایکلر برای PCR اگزون ۱۸
۷۰ جدول ۲-۱۱ : مواد و مقادیر مورد نیاز واکنش PCR برای پروموتر و اگزون های ۱، ۳، ۵، ۱۱

- ۷۱ ۱۲-۲: مواد و مقادیر مورد نیاز برای هر نمونه درواکنش PCR برای آگزون های ۱۳ و ۱۵-۱۸
- ۸۰ جدول ۱۳-۲: شرایط انجام SSCP برای آگزون های ژن LDLR.....
- ۸۱ جدول ۱۴-۲: برنامه حرارتی ترموسایکلر برای Heteroduplex.....

فصل اول

کلیات

1-1-1- مقدمه

کلسترول بالای خانوادگی (FH)[□] بیماری شایعی است و به صورت غالب اتوزومال به ارث می رسد [Brown MS, ۱۹۸۶, ۳۴-۴۷]. بیش از ده میلیون نفر در سراسر جهان از این بیماری رنج می برند. FH هموزیگوت با فراوانی ۱ در میلیون نفر و FH هتروزیگوت حدود ۱ در ۵۰۰ نفر، در اغلب جمعیت ها گزارش شده است [Hobbs HH, ۱۹۹۲, ۴۴۵-۴۶۶]. FH همراه با سطوح بالای LDL حامل کلسترول (LDL-C)[□]، گزانتومای تاندون، حلقه قرنیه و بیماری های قلبی عروقی (CHD)[□] مشخص می گردد [Brown MS, ۱۹۸۶, ۳۴-۴۷]. سه گروه (با یکدیگر اختلاف هایی جزئی دارند) معیارهایی را برای تشخیص FH ارائه داده اند.

این سه گروه شامل برنامه US Med-Ped [Kane JP, ۱۹۹۱, ۱۶۸۸-۱۶۸۹]، گروه ثبت Simon Dutch [Williams RR, ۱۹۸۶, ۲۱۹-۲۲۴]، [Yamamoto A, ۱۹۸۹, ۱۶۶-۱۷۴]، Broome و شبکه Lipid Clinic می باشند [No authors listed, ۱۹۹۹, ۱۰۵-۱۱۲].

در سه گروه فوق شاخص های اصلی به یکدیگر نزدیک است. از آن جمله می توان به تاریخچه فامیلی، میزان کلسترول کلی، سطوح LDL-C پلاسما، حضور تاندون گزانتوما، حلقه قرنیه[□] و بیماری کرونر قلب نابهنگام (CHD) در بیمار و یا فامیل درجه اول بیمار اشاره کرد [Khachadurian AK, ۱۹۶۴, ۴۰۲-۴۰۷]. بیماری های قلبی عروقی عامل مرگ و میر در بسیاری از کشورهای جهان شناخته شده و می توان گفت مهمترین عامل ایجاد بیماری وجود FH در مبتلایان می باشد [Goldstein JL, ۱۹۹۲, ۴۴۵-۴۶۶]. FH خطر ابتلاء به بیماری های قلبی عروقی را تا ۵۰ درصد در مردان و ۳۰ درصد در زنان افزایش می دهد [Khachadurian AK, ۱۹۶۴, ۴۰۲-۴۰۷]. در جوامع اروپایی احتمال شیوع FH حدود ۲ درصد گزارش شده است. بدلیل نتایج حاصل از اثربینانگذار[□] بر روی جمعیت های خاصی، شیوع مبتلایان هتروزیگوت بالاتر از فراوانی فوق تخمین زده شده است [Civeira F, ۲۰۰۴, ۵۵-۶۸].

تاکنون تحقیقات کاملی بر روی FH در آسیا و به طور خاص منطقه خاورمیانه صورت نگرفته است [Khoo KL, ۲۰۰۰, ۹۸-۱۰۵]. این مطالعات اندک و پراکنده نشان می دهد بیماری های قلبی

-
- Familial Hypercholesterolemia
 - Low density lipoprotein-cholesterol
 - coronary heart disease
 - Make early diagnosis – prevent early death

۲ Corneal arcus

- founder effect

عروقی تظاهرات بالینی کمتری نسبت به سایر نقاط جهان دارد [Pimstone SN, 1998, 309-315].
[Sun XM 94-1994, 85]. در ایران نیز حدود ۴۰ درصد از مرگ و میرها به دلیل بیماری های قلبی
عروقی است و شیوع این بیماری در افراد بالاتر از ۲۰ سال، ۲۴ درصد گزارش شده است [مرکز
آمار ایران، ۱۳۷۱-۱۳۷۰]. اکثر داده ها نقش دو ژن LDLR و ژن ApoB100 را نسبت به سایر ژنها
در بروز FH موثرتر نشان می دهد. حتی در بیشتر موارد نقش ژن LDLR قویتر گزارش شده
است [Austin MA, 2004, 407-420].

ژن LDLR با اندازه تقریبی ۴۵ kb بر روی بازوی کوتاه کروموزوم ۱۹ قرار گرفته و از ۱۸
ناحیه اگزونی و ۱۷ ناحیه ایترونی تشکیل شده است [افخمی اردکانی، محمد، ۱۳۸۱، ۲۴۷].
[Lombardi MP 124-2000, 116]. LDLR متعلق به یک خانواده سوپرژن بوده و یک پروتئین
موزاییک را کد می کند، Südhof TC [822-1985, 815]. ژن LDLR، یک پروتئین ۸۳۹ اسید آمینه
ای را کد می کند. گیرنده LDL یک گلیکوپروتئین سطحی سلول است و سطوح پلاسمایی کلسترول
در خون را تنظیم می کند [Brown MS, 1986, 34-47]. [Goldstein JL, 1995, 1981-2030].
پروتئین سنتز شده در ابتدا یک توالی ۲۱ اسید آمینه ای داشته که مانند سیگنال عمل می کند و
در طول جابجایی به ER شکسته می شود. نتایج نشان می دهد بین نواحی اگزونی و سازماندهی
قسمت های پروتئینی ارتباط قابل توجهی وجود دارد [Genet J. 2004, 2461-2470]. بیش از ۷۰۰
جهش مختلف در ژن LDLR شناسایی شده است و این تعداد در حال افزایش است [Wilson,
1998, 1509-1511]. انواع جهش ها مانند missense، splice site و حذف های بزرگ در ژن
LDLR شناسایی شده است. جهش های موجود در ژن LDLR بر اساس نوع فنوتیپ FH طبقه بندی
می شوند. جهش های مرتبط با سنتز LDLR، انتقال LDLR به سطح سلول، تجمع LDLR در
حفره هایی با پوشش کلاترینی، داخل شدن گیرنده، توانایی LDLR برای اتصال به لیگاند و ورود
به چرخه مجدد در این طبقه بندی قرار می گیرد [Hobbs, HH 170-1990, 133].

یک درصد کاهش کلسترول کلی سرم، خطر بیماری های قلبی عروقی را تا ۲ درصد کاهش می
دهد [مرکز آمار ایران، ۱۳۷۱-۱۳۷۰]. بنابراین شناسایی به موقع افراد مبتلا به FH عامل موثری
در کاهش ابتلا به بیماری های قلبی عروقی خواهد بود KL. [Khoo 98-2000, 105]. تغییرات در ژن
LDLR مهمترین علت بروز FH در افراد است. در مطالعات قبلی روشهایی مانند DGGE، RFLP،
SSCP، PCR-SSCP و توالی یابی مستقیم DNA[□] به منظور شناسایی تغییرات در ژن LDLR

استفاده شده است. با روش PCR-SSCP توالی های خاصی از ژن LDLR تکثیر شده و سپس تغییرات مشخص می شود. با روش توالی یابی مستقیم می توان نتایج نهایی را تأیید کرد. آگزون های ۲، ۴، ۶، ۷، ۸، ۹، ۱۰، ۱۲، ۱۴ ژن LDLR در مطالعه قبلی توسط شایسته و همکاران (نتایج این بررسی در دست چاپ است) بررسی گردید. ما در مطالعه حاضر وجود تغییرات سایر آگزون های ژن LDLR در ارتباط با بیماران FH را با استفاده از آنالیز PCR-SSCP و توالی یابی مستقیم بررسی نموده ایم.

1-2-1- لیپید

لیپیدها مواد آلی هستند و در حلالهای غیرقطبی قابل حل می شوند. لیپیدهای اصلی در سلولهای انسانی عبارتند از: اسیدهای چرب، گلیکولیپیدها، اسفنگولیپیدها، فسفولیپیدها، ویتامین های محلول در چربی (A, D, E, K) و استرول ها. لیپیدهایی که دارای نقش عملکردی در بدن انسان هستند به صورت آندوژن در بدن ساخته می شوند. انواع لیپیدها از طریق تغذیه وارد بدن شده و بیشتر آنها به اجزاء ساده شکسته می شوند. این لیپیدها به عنوان پیش ساز، سوخت و یا هر دو عمل می کنند. تری گلیسیریدها (TGs) و کلسترول هم درون بدن ساخته شده و هم از طریق غذا دریافت می شوند و نقش پیش ساز و سوخت را بر عهده دارند. تری گلیسیریدها از سه زنجیره اسیدچرب (FFA) متصل به گلیسرول (توسط پیوند استری) تشکیل شده اند. اسیدهای چرب همچنین می توانند استریفیه شده و به کلسترول تبدیل شوند (به صورت ذرات لیپوپروتئین با چگالی بسیار کم یا VLDL). کلسترول و تری گلیسرید هیدروفوبیک هستند و به همراه آپولیپوپروتئینها و فسفولیپیدها، در گردش خون جابجا شده و توسط سلولها جذب و ترشح می شوند. نام این ذرات براساس چگونگی جداسازی در سانتریفوژ بر حسب چگالی آنها انتخاب شده است. ۱۰ آپولیپوپروتئین تا کنون شناخته شده و نامگذاری آنها بر اساس حروف الفبا صورت گرفته است (جدول ۱-۱).

آپولیپوپروتئین ها که موجب ثبات میسل لیپوپروتئین می شوند توسط گیرنده های غشای سلولی شناسایی شده و به عنوان کوفاکتور آنزیم عمل می کنند [Kishor, S. ۲۰۰۷, ۴۶۷۴-۴۶۹۹]. بخش عمده توجه به لیپوپروتئینها و تری گلیسیریدها ناشی از ارتباط آنها با آترواسکلروز از نظر اپیدمیولوژی می باشد. لیپیدهایی که غلظت پلاسمایی آنها با وقوع آترواسکلروز و عوارض آن مرتبط است شامل تری گلیسیرید، لیپوپروتئین با چگالی پایین (LDL)، لیپوپروتئین با چگالی متوسط (IDL)، ذرات باقی مانده و لیپوپروتئین a می باشند [Bayness D, ۱۹۹۹, ۲۰۱-۲۱۶].

1-2-1- فیزیولوژی لیپوپروتئین های پلازما

تری گلیسیرید موجود در رژیم غذایی به وسیله ی لیپاز پانکراس هیدرولیز می گردد. توسط سلولهای مخاط روده جذب می شود و به صورت کیلومیکرون به درون رگهای لنفاوی مزانتریک ترشح می گردد. در صورت وجود کالری اضافی در رژیم غذایی، کبد اسیدهای چرب آزاد پلازما را نیز به تری گلیسیرید تبدیل می نماید و VLDL را به درون پلازما ترشح می کند. کیلومیکرون ها و VLDL، آپولیپوپروتئین C-II (apo C-II) را از لیپوپروتئین های دارای چگالی زیاد موجود در پلازما جذب می کنند. apo C-II پس از هیدرولیز تری گلیسرید، شیلومیکرون ها، VLDL، فسفولیپید،

کلسترول و آپوپروتئین های اضافی، به HDL تبدیل می شوند و سبب افزایش میزان HDL می گردند. بقایای حاصل از هیدرولیز تری گلیسرید (کیلومیکرونها) سریعاً توسط کبد پاک می شود و در حالت طبیعی در پلاسما انباشته نمی گردند.

جدول ۱-۱: دسته بندی و عملکرد آپو پروتئین ها

آپوپروتئین	لیپوپروتئینها	شرح
apo A-I	Chylomicrons, HDL	فعال کننده لیستین کلسترول آسیل ترانسفراز
apo A-II	Chylomicrons, HDL	افزایش فعالیت لیپاز کبدی
apo A-IV	Chylomicrons and HDL	در لیپوپروتئین غنی از تری گلیسرید وجود دارد
apo B ₄₈	Chylomicrons	در شیلومیکرون هایی که از ژن apo B ₁₀₀ بوسیله ویرایش RNA مشتق شده اند
apo B ₁₀₀	VLDL, IDL, and LDL	طولانی ترین پروتئینی که در انسان شناخته شده است
apo C-I	VLDL, Chylomicrons, IDL, and HDL	احتمالاً فعال کننده لیستین کلسترول آسیل ترانسفراز
apo C-II	VLDL, Chylomicrons, IDL, and HDL	فعال کننده لیپوپروتئین لیپاز
apo C-III	VLDL, Chylomicrons, IDL, and HDL	مهارکننده لیپوپروتئین لیپاز
apo D	HDL	در ارتباط نزدیک با فعال کننده لیستین کلسترول آسیل ترانسفراز
apo E [E ₂ , E ₃ , E ₄]	Chylomicron remnants, VLDL, IDL and HDL	LDL اتصال به گیرنده
apo (a)	LDL	فاکتور خطر بیماریهای زودرس عروق کرونر و سکته

روند فوق توسط آپولیپوپروتئین E (apoE) بر روی سطح شیلومیکرون انجام می گردد. بدین صورت که آپولیپوپروتئین E به پروتئوگلیکان هیپاران سولفات کبدی اتصال می یابد و سبب پاکسازی سریع بقایای کیلومیکرون از جریان خون می گردد ، سپس آپولیپوپروتئین E واقع بر سطح

شیلومیکرون، به طور اختصاصی به پروتئین وابسته به گیرنده (LRP) که در غشای سلول هپاتوسیت مستقر می باشد اتصال می یابد و وارد کبد می گردد [هاریسون، ۲۰۰۱، ۳۲۵-۳۳۱].

مقداری از بقایای VLDL نیز مستقیماً به وسیله کبد پاکسازی می گردد. بقیه آن به لیپوپروتئین با چگالی متوسط تبدیل می شود. IDL به طور طبیعی عمر کوتاهی دارد و در اثر عمل لیپاز به LDL تبدیل می شود که فرآورده نهایی کاتابولیسم VLDL می باشد، بر خلاف VLDL که تقریباً ۲۰ دقیقه در پلاسما باقی می ماند LDL به مدت ۲ تا ۴ روز در گردش خون می ماند. LDL به طور طبیعی ۷۰٪ کلسترول پلاسما را تشکیل می دهد. بخش اعظم پاکسازی LDL از پلاسما هنگامی اتفاق می افتد که آپوپروتئین E (apoE) واقع بر روی سطح LDL به گیرنده LDL اتصال می یابد. گیرنده های مزبور بر روی بسیاری از بافتها، بخصوص کبد استقرار دارند. لیپوپروتئین a [LP(a)] توسط کبد ترشح شده و ۱۰٪ (یا کمتر) از کل میزان لیپوپروتئین پلاسما را تشکیل می دهد. این لیپوپروتئین دارای نواحی مشابه با پلاسمینوژن می باشد و با خطر بیماری عروقی مرتبط است.

HDL توسط روده و کبد به درون پلاسما ترشح می شود. HDL کلسترول و فسفولیپیدی را که از سلول به بیرون منتقل شده اند توسط یک نوار متصل به ATP (ABC) می پذیرد. روند فوق برای تولید HDL ضروری است. کلسترول ابتدا جذب سطح HDL می شود. کلسترول بر روی سطح مزبور، سوبسترای آنزیم لسیتین- کلسترول آسیل ترانسفراز (LCAT) موجود در پلاسما می باشد. LCAT سبب انتقال یک اسیدچرب از فسفاتیدیل کولین به گروه ۳- هیدروکسیل کلسترول می شود. این عمل سبب تولید استرهای کلسترول می شود. این استرها از سطح هیدروفیل HDL به هسته مرکزی هیدروفوب HDL منتقل می گردند. بدین ترتیب سطح HDL برای پذیرش کلسترول بیشتری از سلولها یا سایر لیپوپروتئین ها آماده می شود. استرهای کلسترول موجود در هسته مرکزی می توانند توسط یک پروتئین پلاسما جابجا و منتقل شوند. این استرها منبع اصلی استرهای کلسترول موجود در کیلومیکرون VLDL و LDL می باشند [Devlin M, ۲۰۰۲, ۶۹۴-۷۷۷].

1-2-2- لیپیدها و بیماریهای عروقی

در سال ۱۹۴۸ برای اولین بار رابطه بین سطوح کلسترول سرم و خطر بیماریهای قلبی مشخص شد. تحقیقات مداخله ای در دهه ۱۹۹۰ نشانگر این حقیقت بود که، کاهش کلسترول از طریق رژیم غذایی، دارو، طی جراحی سبب کاهش خطر ایجاد و پیشرفت CHD می گردد. به طور کلی کاهش LDL- کلسترول به میزان ۱٪ با کاهش تقریباً دو درصدی بیماریهای قلبی همراه می باشد. اما ۱٪ کاهش در HDL خطر این بیماریها را ۳-۴٪ افزایش می دهد. کاربرد مهارکننده های ردوکتاز

سبب کاهش میزان LDL و کاهش میزان مرگ و میر مبتلایان به بیماری قلبی کرونر تا ۳۰٪ شده است [Wesley G, ۱۹۹۹, ۲۷۷۶-۲۷۸۱].

1-3-3- کلسترول

کلسترول پیش ساز هورمونهای استروئیدی مثل کورتیکواستروئید ها، هورمونهای جنسی، اسیدهای صفراوی و ویتامین D می باشد. کلسترول از اجزای اصلی تشکیل دهنده غشاهای سلولی است و دارای دو منشا غذایی و سنتزی می باشد. نیمی از کلسترول بدن از راه سنتز بدست می آید و محل سنتز آن در پستانداران، کبد می باشد در حالی که تمام بافت های حاوی سلولهای هسته دار قادر به سنتز کلسترول می باشند.

ساختمان اصلی کلسترول را یک هسته استرول تشکیل می دهد. کل این هسته از چندین ملکول استیل کوا ساخته می شود. هسته استرول را می توان با افزودن زنجیره های گوناگون جانبی به کلسترول، اسید کولیک که اساس اسیدهای صفراوی ساخته شده در کبد را تشکیل می دهد و چندین هورمون مهم استروئیدی که از قشر فوق کلیه ها، تخمدانها و بیضه ها ترشح می شوند تغییر داد.

[هارپر، ۱۳۸۶، ۲۲۶-۲۵۱] ، [Roskoski R, ۱۹۹۶, ۱۸۷-۲۰۰]

1-3-1- بیوسنتز کلسترول

منبع تمام کربن های کلسترول استیل کوا می باشد. مراحل بیوسنتز کلسترول که استیل کوا در آن دخالت مستقیم دارد شامل پنج مرحله است:

- ۱- تشکیل موالونات (یک ترکیب شش کربنه) از استیل کوا
 - ۲- دست دادن کربن دی اکسید توسط موالونات و تولید واحد های شبیه ایزوپرنوئید
 - ۳- ترکیب شش واحد ایزوپرنوئید و تشکیل اسکوالن
 - ۴- تولید لانوسترول از اسکوالن
 - ۵- تشکیل کلسترول از لانوسترول بعد از مراحلی مثل از دست دادن سه گروه متیل
- [Devlin M, ۲۰۰۲, ۶۹۴-۷۷۷].

1-3-2- تنظیم سنتز کلسترول

کلسترول به آرامی از لوله گوارش جذب عروق لنفاوی روده می شود. کلسترول لوله گوارش محلول در چربی بوده اما قابلیت انحلال آن بسیار مختصر است و می تواند با اسید های چرب استر تشکیل دهد. در واقع ۷۰٪ کلسترول در لیپو پروتئینهای پلازما به شکل استر کلسترول

است. کلسترول تنها در حیوانات یافت می شود و بیشترین مقدار آن در زرده تخم مرغ و چربی حیوانی قرار دارد. کلسترول از روده جذب می گردد و به شکل شیلومیکرون (CM) از مخاط دستگاه گوارش وارد خون می شود. کلسترول در داخل سلول سنتز و بیشتر کلسترول داخل سلولی را با مهار آنزیم HMG-CoA reductase مهار می کند. استریفیکاسیون سنتز کلسترول را افزایش می دهد و سنتز گیرنده های LDL را کاهش می دهد. تمام این مراحل با مکانیسم کنترل فیدبکی، مقدار کلسترول داخل سلولی را تنظیم می کند [Grigore L, ۲۰۰۷, ۱۲۱-۱۲۸], [هارپر، ۱۳۸۶، ۲۲۶-۲۵۱]

1-3-3- مسیر انتقال معکوس کلسترول

کلسترولی که از سلول خارج می شود جذب HDL می شود. بعضی از انواع HDL ها حاوی آپوپروتئین های E هستند و همراه گیرنده های LDL به دیگر سلولها متصل می شوند، آنها کلسترول را از یک سلول به سلول دیگر منتقل می کنند. شیلومیکرونها در مخاط روده در طول جذب محصولات هضم شده چربی ها از طریق لنفوتیک وارد خون می شوند. شیلومیکرونها در مویرگ با عمل پروتئین لیپاز تجزیه می شوند و به چربی های آزاد و گلیسرول تبدیل می شوند و بعد از ورود به سلولهای چربی دوباره استریفیه می شوند. شیلومیکرونها حاوی آپو پروتئین های C هستند که بعد از تخلیه تری گلیسرید در گردش خون به عنوان لیپوپروتئین غنی تحت عنوان باقیمانده شیلومیکرون باقی می ماند، این بقایا به کبد حمل می شوند و به گیرنده های خود و LDL متصل شده و سریعاً وارد سلول می شوند. VLDL نیز در کبد ساخته شده و تری گلیسریدهای تشکیل شده از چربی ها و کربوهیدرات موجود در کبد را به بافت های خارج کبدی انتقال می دهند. سپس تری گلیسرید از VLDL توسط آنزیم لیپوپروتئین لیپاز جدا شده و به IDL تبدیل می شوند. IDL از طریق آنزیم پلاسمایی لسیتین کلسترول استیل ترانسفراز (LCAT) فسفولیپیدهای خود را از دست می دهد و همچنین با از دست دادن پروتئین و کلسترول بیشتر به LDL تبدیل می شود. مکانیسم دیگری که منجر به خروج کلسترول توسط HDL می شود، باند شدن HDL به قسمتهای سطحی خاصی است که به عنوان گیرنده های LDL حمل می کند. این اتصال منجر به جابجایی کلسترول داخل سلولی به غشای پلاسمایی می شود. در سلولهای محیطی کلسترول آزاد شده از طریق سیستم لنفاوی به مجرای توراسیک و سپس به جریان خون سیستمیک انتقال می یابد. کلسترول پس از استر شدن به LDL تبدیل می شود [هارپر، ۱۳۸۶، ۲۲۶-۲۵۱], [Turley SD, ۲۰۰۲, S۲۹-S۳۲].