

## اندازه گیری هم زمان ویتامین A و E به روش Reversed Phase HPLC

محمد حسین اعرابی<sup>۱</sup>، دکتر محمود جلالی<sup>۲</sup>

### چکیده

**سابقه و هدف:** با توجه به نقش آنتی اکسیدانی و خواص حفاظتی ویتامین های A و E در مقابل سرطان ارزیابی آنها از اهمیت بالایی برخوردار است. اندازه گیری این ویتامین ها نیاز به روش های دقیق و قابل اعتمادی دارد، لذا به منظور اندازه گیری دقیق هم زمان ویتامین A و E با دستگاه HPLC، این تحقیق انجام گرفت.

**مواد و روش ها:** تحقیق به روش Exploratory survey انجام گرفت. پس از استخراج و آماده سازی نمونه سرمی، ۵۰ میکرولیتر از این نمونه به دستگاه HPLC تزریق شد. روش اندازه گیری به روش کروماتو گرافی فاز معکوس با آشکار ساز (دکتور) UV و ستون Super Pacpep-S با سرعت جريان (Flow rate) ۱/۵ میلی لیتر در دقیقه و فاز متحرک متانول ۹۵ درصد و مدت زمان آزمایش ۱۵ دقیقه بود. زمان بازداری، درصد تغییر پذیری، تکرار پذیری، تاثیر زمان و نیز میزان بازیافت ویتامین ها اندازه گیری شد.

**یافته ها:** ویتامین A، رتینیل استات (استاندارد داخلی) و ویتامین E به ترتیب در محدوده زمانی ۳/۴، ۴/۷ و ۱۱/۵ دقیقه از ستون خارج شدند. حد تشخیص دستگاه برای ویتامین A حدود ۲۵ng/ml و برای ویتامین E حدود ۱ $\mu$ g/ml بود. بازیافت ویتامین A و E به ترتیب ۷۸/۲ و ۹۰/۸ درصد بود.

**نتیجه گیری:** اندازه گیری ویتامین A و E به روش HPLC همراه با تغییراتی در روش های قبلی، روشی عملی در بالا بردن کیفیت اندازه گیری آنها به ویژه قسمت بازیافت ویتامین ها است. انجام پژوهش های دیگر برای بالا بردن کیفیت اندازه گیری ویتامین های A و E توصیه می شود.

**واژگان کلیدی:** اندازه گیری، ویتامین A، ویتامین E، HPLC

۱- گروه بیوشیمی و تغذیه، دانشگاه علوم پزشکی کاشان

۲- دانشگاه علوم پزشکی تهران، دانشکده بهداشت

نمونه خون افراد مراجعه کننده به پایگاه انتقال خون تهران انجام شد.

چون ویتامین های A و E در مایعات بیولوژیک به ویژه در تماس با نور و هوا ناپایدار هستند، (۱۱) بنابراین تمام نمونه های سرم در لوله های سرپوشیده و با پوشش تیره نگهداری شد. فضای خالی لوله به وسیله جریان گاز نیتروژن پر شد، و نمونه ها تا هنگام آزمایش در دمای ۲۰- درجه سانتی گراد نگهداری شد.

۲۰۰ میکرولیتر سرم به یک لوله پلی پروپیلنی ۲ میلی لیتری درب دار ریخته شد و ۵۰ میکرولیتر استاندارد داخلی (رتینیل استات)، ۲۰۰ میکرولیتر اتانول و ۲۰۰ میکرولیتر متابول به سرم اضافه شد.

پس از ۱۰ ثانیه ورتكس، ۵۰۰ میکرولیتر هگزان به آن اضافه شد و مجدداً به مدت ۶۰ ثانیه ورتكس شد. سپس مخلوط در زمان ۵ دقیقه با دور ۱۵۰۰ سانتریفیوز شد. در مرحله بعد فاز رویی کنار گذاشته شد. مجدداً ۵۰۰ میکرولیتر هگزان به مخلوط اضافه شد و به مدت ۶۰ ثانیه ورتكس شد و مشابه مرحله قبل فاز رویی جدا شد، آنگاه مجموع فازهای رویی در دمای ۴۵ تا ۵۰ درجه سانتی گراد تحت گاز نیتروژن تبخیر شد تا فاز هگزانی کاملاً خشک شود. به قسمت خشک شده ۲۰۰ میکرولیتر متابول اضافه و حل شد و ۵۰ میکرولیتر از آن به دستگاه HPLC تزریق شد.

#### HPLC متند

این روش بر اساس کروماتوگرافی با فاز معکوس است. مواد مورد نیاز شامل α, Retinol all trans HPLC HPLC n هگزان مخصوص HPLC بود. سیستم Mord استفاده از نوع Pharmacia, LKB با آشکار ساز مدل ۲۲۴۱ از نوع UV

#### مقدمه

ویتامین های A و E اثرات بیولوژیک متعددی دارند و اهمیت آنها روز به روز آشکارتر می گردد (۱). از جمله نقش های این دو ویتامین که در سلامت بدن حیاتی است عمل حفاظتی در مقابل رادیکال های آزاد یا به عبارت دیگر نقش آنتی اکسیدانی این دو ویتامین است (۳ و ۲) به طوری که کمبود این ویتامین ها احتمال بروز اختلالاتی مثل سرطان، بیماری های قلب و عروق و عفونت ها را بیشتر می کند و میزان این ویتامین ها در بیماری های متعدد دستخوش تغییر می گردد (۶ و ۵ و ۴ و ۲)، لذا اندازه گیری همزمان این دو ویتامین بیش از پیش اهمیت پیدا کرده است.

در این راستا روش های مختلفی برای اندازه گیری غلظت ویتامین A و E در سرم و سایر مایعات بیولوژیک ابداع شده است که از آن جمله می توان روش رنگ سنجی و فلوری متری نام برد (۸ و ۷). این روش ها معمولاً وقت گیر هستند و از حساسیت و دقت کمی برخوردار هستند. با ابداع روش های کروماتوگرافی مایع با کارکرد عالی HPLC اندازه گیری این ویتامین ها دقیق تر و حساس تر شده است (۱۰ و ۹). با توجه به اینکه این ویتامین مورد توجه خاص پژوهش گران و متخصصان بالینی است، اهمیت راه اندازی روشی آسان و دقیق در اندازه گیری آنها دو چندان می شود، لذا به منظور راه اندازی روش اندازه گیری دقیق و همزمان ویتامین A و E با تغییرات در روش های قبلی روش جدیدی مورد بررسی قرار گرفت.

#### مواد و روش ها

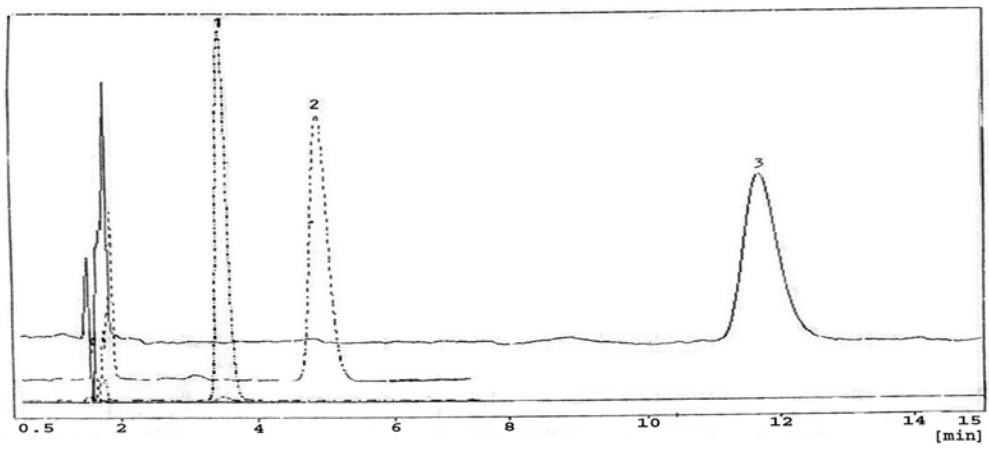
تحقيق به روش Exploratory survey انجام گرفت. پژوهش حاضر به روش تجربی بر روی

جذب، تکرارپذیری (Reliability) در یک روز و ۴ روز متوالی و تأثیر زمان روی تغییر غلظت ویتامین‌ها تعیین گردید.

#### یافته‌ها

پس از تزریق استانداردهای ویتامن A، رتینول استات و α توکوفرول به طور جداگانه، زمان بازداری (Retention time) هر کدام در کروماتوگرام شماره ۱ ارائه گردیده است و نشان می‌دهد که به ترتیب در محدوده ۳/۴، ۴/۷، ۱۱/۵ دقیقه است.

و ستون به کار رفته از نوع Super pac pep-s با سرعت زمان آزمایش (RUN) ۱۵ دقیقه و میزان تزریق ۵۰ میکرولیتر بود. طول موج انتخابی از شروع آزمایش تا ۷ دقیقه ۳۲۵ نانومتر و از ۷ تا ۱۵۰ دقیقه ۲۹۲ نانومتر بود. پس از پایان جداسازی ویتامین‌ها و ترسیم کروماتوگرام توسط نرم‌افزارهای Nelson و HPLC manager Retention منحنی اقدام گردید. زمان بازداری (time)، درصد تغییرپذیری [ضریب تغییرات (Coefficient of Variation) با ۱۰ تکرار] میزان



کروماتوگرام ۱

منحنی‌های مربوط به تزریق، استانداردهای خالص ویتامین A (۱) رتینول استات (۲) ویتامین E (۳)

شرایط: ستون C2/C18 - سرعت عبور فاز متخرک ۱/۵ ml/min

میزان تزریق ۰.۵ آشکارساز UV-Visible - طول موج برای ویتامین A رتینول استات، ۳۲۵ نانومتر و برای ویتامین E ۲۹۲ نانومتر

می‌دهد که تکرارپذیری رتینول و ترینیل استات بیشتر از α توکوفرول است

درصد تغییرپذیری پس از تزریق مکرر هر کدام از ویتامین‌ها، در جدول ۱ ارایه گردیده است و نشان

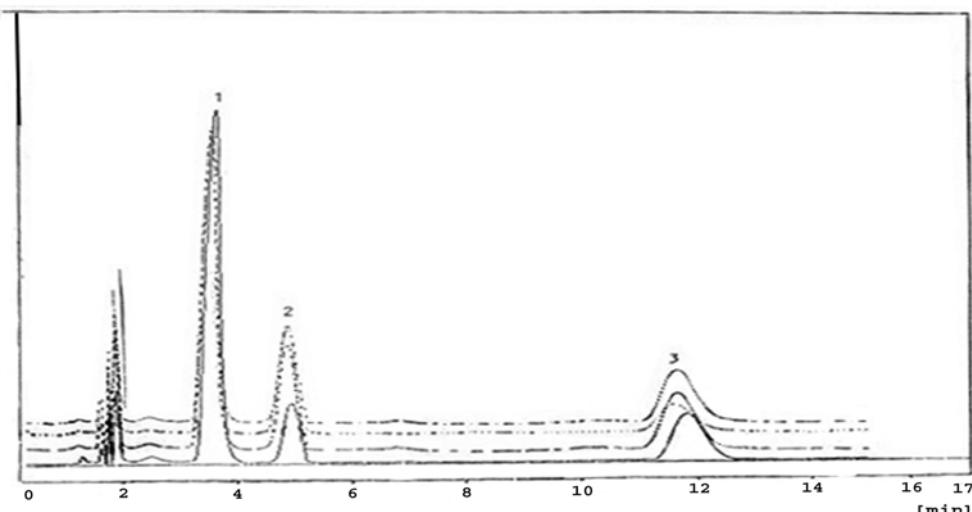
جدول ۱- تکرارپذیری زمان بازداری ویتامین A، رتینیل استات، ویتامین E

درصد * CV	دامنه تغییرات (دقیقه)	زمان ( $\pm$ انحراف معیار) (دقیقه)	زمان بازداری نمونه‌ها
۱	۳/۴۳ - ۳/۵۲	۳/۴۷ $\pm$ ٪ ۳۵	ویتامین A
۱/۱	۴/۸۲ - ۴/۹۹	۴/۸۶ $\pm$ ٪ ۰۳	رتینیل استات
۲/۲۶	۱۱/۶۵ - ۱۲/۷	۱۱/۹۵ $\pm$ ٪ ۲۷	ویتامین E

\* ضریب تغییرات (coefficient of variation)

با ز داری (RT) استانداردها ایجاد می شود (کروماتوگرام شماره ۲).

پس از تزریق سرم آماده سازی شده به دستگاه مشاهده شد که منحنی هایی در محدوده زمان



کروماتوگرام ۲

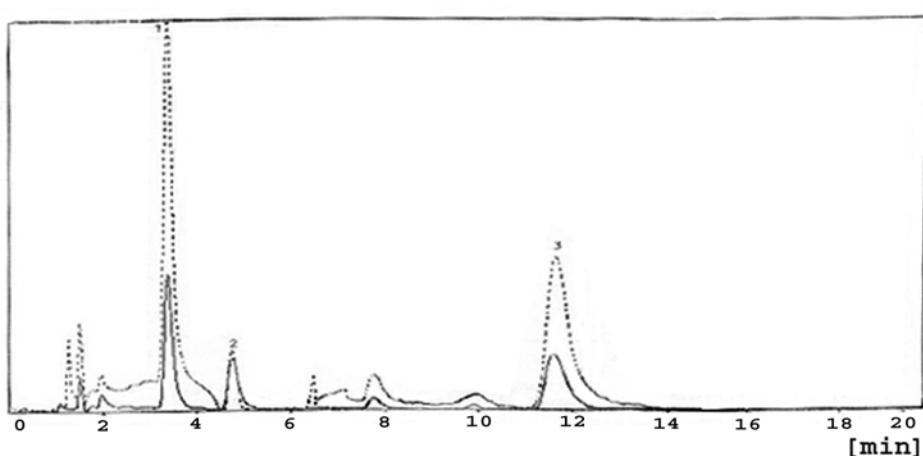
منحنی های استاندارد مخلوط حاصل از ۴ تزریق مکرر منحنی ها ۱. رتینول استات ۳. ویتامین E

شرایط: ستون C2/C18 - سرعت عبور فاز متحرک ۱/۵ ml/min

میزان تزریق U1. ۵ - آشکارساز UV - Visible ، طول موج ۷ دقیقه اول ۳۲۵ نانومتر و از دقیقه ۷ به بعد ۲۹۲ نانومتر

گردیده است و نشان می دهد که میزان جذب ویتامین A و E افزایش چشمگیری داشته است.

برای اطمینان از این تناسب استاندارد ویتامین A و E به نمونه سرم اضافه شد و منحنی آن با حالت قبل مقایسه شد که در کروماتوگرام شماره ۳ ارائه



کروماتوگرام ۳. مقایسه منحنی های حاصل از تزریق سرم و استاندارد مخلوط افزوده شده به سرم منحنی (۱) ویتامن A ، (۲) رتینول استات (۳) ویتامن E خط ممتدا: سرم

خط منقطع: سرم + استاندارد مخلوط شرایط: ستون C2/C18 سرعت عبور فاز متحرک ۱/۵ ml/min - میزان تزریق U1 ۵۰

آشکارساز: UV - Visible طول موج تا ۷ دقیقه، ۳۲۵ نانومتر، بعد از ۷ دقیقه ۲۹۲ نانومتر

سرمی انجام شد. تکرارپذیری غلظت ویتامین A و E در سرم طی یک روز و ۴ روز متوالی در جدول شماره ۲ ارائه گردیده است و نشان می‌دهد که غلظت ویتامین‌ها در طی زمان‌ها و تکرارها قابل قبول بوده است و اختلاف آنها به لحاظ آماری معنی‌دار نیست.

در تعیین حداقل حساسیت (Limit-Detection) دستگاه برای ویتامین A و E مشخص شد که آخرین حد آشکارسازی برای ویتامین A حدود ۲۵ng/ml و برای ویتامین E حدود ۱ug/ml پس از بررسی تمام شرایط، عمل کالیبراسیون برای هر کدام در غلظت‌های مختلف استاندارد در محیط

جدول ۲ - دقت و تکرارپذیری غلظت ویتامین‌های A و E به تفکیک یک روز و چهار روز

ضریب تغییرات (درصد)	دامنه تغییرات	میزان	تکرارپذیری زمان‌های بودمندی و جنبی
۱/۳	۶۸/۲۵-۷۱/۰۷ ( $\mu\text{g}/\text{dl}$ )	$۶۹/۷۶ \pm ۰/۹۴ (\mu\text{g}/\text{dl})$	یک روز (N=۵)
۱/۹	۶۸/۷-۷۱/۸۲ ( $\mu\text{g}/\text{dl}$ )	$۶۹/۸ \pm ۱/۳۱ (\mu\text{g}/\text{dl})$	چهار روز (N=۴)
۷/۹	۹/۳۵-۱۱/۳ ( $\mu\text{g}/\text{dl}$ )	$۱۰/۲ \pm ۰/۷۱ (\mu\text{g}/\text{dl})$	یک روز (N=۵)
۹/۴	۸/۶۵-۱۱/۱ ( $\mu\text{g}/\text{dl}$ )	$۹/۷۱ \pm ۰/۹۲ (\mu\text{g}/\text{dl})$	چهار روز (N=۴)

ندارد اما ویتامین E در این مدت کاهش قابل ملاحظه‌ای دارد.

تأثیر مدت زمان روی تغییرات غلظت ویتامین در جدول شماره ۳ ارائه گردیده است و نشان می‌دهد که غلظت ویتامین A تا ۶۰ دقیقه تغییر محسوسی

میزان بازیافت به سرمی که غلظت ویتامین A و E آن دقیقاً مشخص شده بود مقداری معین ویتامین A و رتینیل استات و ویتامین E اضافه شد. پس از مراحل استخراج و آماده‌سازی نمونه به دستگاه تزریق شد. این عمل چندین بار تکرار شد. نتایج در جدول شماره ۴ ارائه گردید و نشان می‌دهد که میزان بازیافت ویتامین A برابر  $78/2 \pm 7/8$  و میزان بازیافت ویتامین E برابر  $11/3 \pm 11/3$  بود.

جدول ۳- تغییرات غلظت ویتامین های A و E در طی زمان

زمان (دقیقه)	غلظت ویتامین A ( $\mu\text{g}/\text{dl}$ )	غلظت ویتامین E ( $\mu\text{g}/\text{dl}$ )	غلظت ویتامین E ( $\mu\text{g}/\text{dl}$ )
۰	۰/۴۵۰	۷/۱۵	
۲۰	۰/۴۴۷	۶/۲۱	
۶۰	۰/۴۴۱	۵/۶۹	
	$*0/446 \pm 0/0046$	$*6/35 \pm 0/74$	
	$**CV = 11/6$	$**CV = 1$	درصد CV = ۱

\* میانگین  $\pm$  انحراف معیار      \*\* ضریب تغییرات

جدول ۴- میزان بازیافت و درصد خطاهای ویتامین های A و E

ویتامین A (ug/dl)			ویتامین E (ug/ml)			نمایه
درصد بازیافت	درصد خطأ	مقدار مشاهده شده	درصد بازیافت	درصد خطأ	مقدار مشاهده شده	
۷۹/۲۲	۲۰/۸	۲۶/۳	۱۰۰/۲	-۰/۲	۸/۰۱	۱
۸۵/۰۱	۱۴/۴۹	۲۸/۲۲	۹۴/۴	۵/۶	۷/۲۳	۲
۶۹/۹	۳۰/۱	۲۳/۱	۷۷/۷	۲۲/۳	۵/۱۳	۳
$78/21 \pm 7/8$			$90/77 \pm 11/3$			جمع (میانگین $\pm$ انحراف معیار)

ب) تغییر طول موج: طول موج انتخابی برای رتینول و رتینیل استات  $340$  نانومتر و برای  $\alpha$  توکوفرول  $280$  نانومتر بود. اما پس از بررسی  $\lambda_{max}$  در طول موج های مختلف، در سیستم دتکتور ما مشخص شد که رتینول در طول موج  $325$  نانومتر و  $\alpha$  توکوفرول در  $292$  نانومتر بیشترین جذب را دارد.

ج) تغییر در روش استخراج : در روش قبلی (۹) عمل استخراج یک بار و با افزودن  $1$  میلی لیتر هگزان انجام شد اما با توجه به اینکه هر چه مرحله استخراج بیشتر شود مقدار بازیافت ویتامین ها بیشتر است (۱۶) ما در دو مرحله استخراج،  $1$  میلی لیتر هگزان اضافه نمودیم که مقدار بازیافت به طور قابل توجهی افزایش یافت.

همچنین دور سانتریفوژ  $1000$  دور در دقیقه پیشنهاد شده بود که بنا به تجربه مشاهده شد که در دور

بحث تحقیق نشان داد که راه اندازی و اندازه گیری هم زمان ویتامین A و E به روش Reverse phase HPLC محدود است. تاکنون انواع روش های مختلف HPLC برای اندازه گیری ویتامین A و E به صورت منفرد و یا هم زمان ابداع شده است (۱۵ و ۱۴ و ۱۳ و ۱۲ و ۹) در بررسی و مطالعه روش های مختلف روش Cuesta Sanz (۹) به دلیل سادگی و کارآیی نسبتاً مناسب به عنوان اساس روش اندازه گیری انتخاب شد. اما تغییراتی در آن روش نیز انجام شد که شامل:

الف) ستون: ستون مورد استفاده دارای ماتریکس C2/C18 بود که برای اولین بار از این ستون جهت اندازه گیری ویتامین A و E استفاده شد. از مزایای این ستون جداسازی بسیار عالی و عدم تداخل مواد با یکدیگر و همچنین تکرار پذیری عالی آن است.

کمتر از روش قبل بود (۲/۸۴ در مقابل پ پ ۶/۹) که شاید مهم‌ترین دلیل آن طولانی بودن زمان جداسازی ویتامین E باشد. در یک جمع‌بندی به نظر می‌رسد که سنجش هم‌زمان ویتامین A و E عملی است و از نظر کیفیت اندازه‌گیری به ویژه در زمینه بازیافت نسبت به روش‌های متعارف قابل قبول می‌باشد. انجام پژوهش‌های دیگر برای استخراج و اندازه‌گیری ویتامین A و E در مایعات بیولوژیک دیگر و هم‌چنین ارتقاء کیفیت آزمایش توصیه می‌شود.

۱۵۰۰ جدا شدن فازها از همه بهتر و آسانتر است. درصد بازیافت ما در مقایسه با روش cuesta sanz کمی اختلاف دارد، به طوری که درصد بازیافت ویتامین A کمتر از روش فوق (۷۲/۲۸ درصد در مقابل ۱۰۳/۱ درصد) ولی در مورد ویتامین E درصد بازیافت کمی بیشتر (۹۰/۸ درصد در مقابل ۹۰/۲ درصد) بود. تکرارپذیری ما نیز با روش آنها تفاوت اندکی داشت، به طوری که درصد تغییرپذیری ویتامین A در یک روز در روش ما بهتر بود (۱۳۴ در مقابل ۱۸۵) ولی در مورد ویتامین E تکرارپذیری ما

#### References:

- 1- Eitenmiller R-R. Vitamins in human health and Disease. Trends in food science & technology 1997; 8 (6): 317.
- 2- Meagher Emma A. Antioxidant vitamin and atherosclerotic vascular Disease. ACC Current Journal . 1999; 8 (5): 22.
- 3- Fang YZ, Yang SWu G. Free radicals, antioxidant and nutrition 2002, 18(10): 872-9
- 4- Dutta A, Dutta S K. Vitamin E and its role in the prevention of atherosclerosisand Carcinogenesis: 2003; 22(4): 528-68.
- 5- Kimmink GG, Bell Ra, Bosick RM. Vitamin E and breast cancer. Nutr Cancer 1997; 27(2): 109-17.
- 6- Stephensen CB. Vitamin A infection and immune function. Annu Rev Nutr. 2001; 21: 167-192.
- 7- Henry JR, In clinical chemistry principles and techniques. Harper and Row publisher 1964
- 8- McCromick DB, Wright Lemvel D. Vitamin and Coenzyme: methods in enzymology. 1980 Vol 67 part F.
- 9- Cuesta Sanz D, Santa Gruz M.C: Simultaneous measurement of retinol and  $\alpha$  tocopherol in human serum by high performance liquid chromatography with ultraviolet Detection, J. chromatog 1986: 380, 140-4,
- 10- Calias S. Ruberto Bonia F: Determination of vitamin A vitamin E and their esters. J Pharm Sci Apr1995; 84(4).
- 11- Packer L. Retinoids molecular and metabolic aspects. methods in enzymology. 1990 Vol 98 part A
- 12- Browne RW, Armstrong D. Simultaneous determination of serum retinol, tocopherols, and carotenoids by HPLC. Methods Mol Biol. 1998; 108: 269-75
- 13- Abahusain MA, Wright J, Dickerson JW, de Vol EB. Retinol , alpha-tocopherol and carotenoids in diabetes. Eur J Clin Nutr. 1999 Aug ; 53(8): 630-5.
- 14- Lee BL, New AL, Ong CN. Simultaneous determination of tocotrienols, tocopherols, retinal, and major carotenoids in human plasma. Clin Chem. 2003 49(12): 2056-66
- 15- Weinmann AR, Oliveira MS, Jorge SM, Martins AR. Simultaneous high- performance liquid chromatographic determination of retinol by fluorometry and of tocopherol by ultraviolet absorbance in the serum of newborns. J Chromatogr B Biomed Sci Appl. Jun 1999; 729 (1-2): 231-6
- 16- Zamman Z, Filden P & Frost P.G. Simultaneous determination of vitamin A and E and carotenoids in plasma by Reversed-phase HPLC in elderly and younger subjects, Clin Chem, 1993; 39,10,2229-34.