

وزارت جهاد کشاورزی  
سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی  
موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور - مرکز تحقیقات آرتمیای کشور

عنوان :

**بررسی امکان تولید مایع غنی ساز آرتمیا  
(سلکو وسوپر سلکو) با توان داخلی کشور**

مجری :

یوسفعلی اسدپور

شماره ثبت

۴۶۵۵۶

وزارت جهاد کشاورزی  
سازمان تحقیقات، آموزش و ترویج کشاورزی  
موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور - مرکز تحقیقات آرتمیای کشور

---

عنوان پروژه : بررسی امکان تولید مایع غنی ساز آرتمیا (سلکو وسوپر سلکو) با توان داخلی کشور  
شماره مصوب پروژه : ۸۹۰۰۹-۱۲-۷۹-۲  
نام و نام خانوادگی نگارنده / نگارندگان : یوسفعلی اسدپور  
نام و نام خانوادگی مجری مسئول ( اختصاص به پروژه ها و طرحهای ملی و مشترک دارد ) : -  
نام و نام خانوادگی مجری / مجریان : یوسفعلی اسدپور  
نام و نام خانوادگی همکار(ان) : اسد عباسپور ابینی ، محمود حافظیه ، شهین زمردی ، عباسعلی مطلبی ، بیژن مصطفی زاده ، مهدی میر حیدری ، علی نکویی فرد ، علی اصغر خسروشاهی  
نام و نام خانوادگی مشاور(ان) : فرهاد خلیلی  
نام و نام خانوادگی ناظر(ان) : احمد غرقی  
محل اجرا : استان آذربایجان غربی  
تاریخ شروع : ۸۹/۱/۱  
مدت اجرا : ۲ سال و ۱۱ ماه  
ناشر : موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور  
تاریخ انتشار : سال ۱۳۹۵  
حق چاپ برای مؤلف محفوظ است . نقل مطالب ، تصاویر ، جداول ، منحنی ها و نمودارها با ذکر مأخذ  
بلامانع است

## «سوابق طرح یا پروژه و مجری مسئول / مجری»

پروژه: بررسی امکان تولید مایع غنی ساز آرتمیا (سلکو وسوپر سلکو) با توان

داخلی کشور

کد مصوب: ۲-۷۹-۱۲-۸۹۰۰۹

شماره ثبت (فروست): ۴۶۵۵۶ تاریخ: ۹۳/۱۱/۱۲

با مسئولیت اجرایی جناب آقای یوسفعلی اسدپوردارای مدرک تحصیلی

دکتری تخصصی در رشته فرآوری محصولات شیلاتی می باشد.

پروژه توسط داوران منتخب بخش زیست فناوری و فرآوری آبزبان در تاریخ

۹۳/۹/۲۵ مورد ارزیابی و رتبه خوب تأیید گردید.

در زمان اجرای پروژه، مجری در:

ستاد □ پژوهشکده □ مرکز ■ ایستگاه □

با سمت رئیس مرکز در مرکز تحقیقات آرتمیای کشور مشغول بوده است.

عنوان	« فهرست مندرجات »	صفحه
چکیده	.....	۱
۱-مقدمه	.....	۳
۱-۱-آرتمیا و ارزش غذایی آن	.....	۳
۱-۲-محصولات غنی شده آرتمیا در ایران و جهان	.....	۳
۱-۳-دلایل و روش های غنی سازی آرتمیا با اسید های چرب	.....	۵
۲-مواد و روش کار	.....	۷
۲-۱-مواد و ملزومات	.....	۷
۲-۲-روش کار	.....	۸
۲-۳-تولید ۳ تیمار ترکیبی از روغن های غنی ساز با امکانات داخلی	.....	۸
۲-۴-روش اندازه گیری چربی کل نمونه ها	.....	۱۲
۲-۵-روش آنالیز اسید های چرب نمونه ها و تعیین پروفیل و درصد آنها	.....	۱۲
۲-۶-انجام آنالیز شیمیایی آرتمیای غنی شده باری تعیین میزان غنی شدگی با امولسیون ها	.....	۱۶
۳-نتایج	.....	۲۰
۳-۱-نتایج آنالیز ترکیبات روغن غنی ساز شرکت اینوه (روغن سلکو)	.....	۲۰
۳-۲-نتایج درصد و آنالیز چربی مستخرجه از ضایعات چشمی تن ماهیان	.....	۲۲
۳-۳-نتایج تست های میدانی کارگاهی	.....	۵۵
۳-۴-آنالیز ترکیب شیمیایی لاشه لاروها	.....	۵۹
۴-بحث و نتیجه گیری	.....	۶۲
۵-جمع بندی نهایی	.....	۶۹
پیشنهادها	.....	۷۰
منابع	.....	۷۳
پیوست	.....	۷۶
چکیده انگلیسی	.....	۱۱۶

## چکیده

آرتیمیا به عنوان یک غذای زنده در صنعت تکثیر و پرورش آبزیان دارای کاربرد های وسیعی است، آرتیمیا دارای مقادیر اندکی از اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره سری امگا ۳ به خصوص اسید ایکوزاپنتا نوئیک (EPA<sup>3</sup>) و فاقد اسید چرب ضروری امگا ۶ به خصوص دوکوزا هگزانوئیک (DHA<sup>4</sup>) می باشند، و بر این اساس برای بالا بردن ارزش غذایی ناپایوس آرتیمیا را آن غنی سازی می نمایند. غنی سازی ناپلیوس آرتیمیاها جهت بالا بردن ارزش غذایی امولسیون های تجاری غنی ساز از ترکیبات مختلف تهیه و به بازار های جهانی عرضه شده است، که معروفترین آنها امولسیون غنی ساز سلکو و سوپر سلکو توسط شرکت اروپایی-آمریکایی (INVE<sup>5</sup>) می باشد، این امولسیون ها در سطح وسیعی در صنعت آبزی پروری استفاده می شود، این پژوهش، اقدام به ساخت امولسیونهای غنی ساز آرتیمیا با استفاده از توان داخلی کشورمان شده است، در وهله اول با مهندسی معکوس ترکیبات نهایی امولسیون غنی ساز آرتیمیا (سلکو) در آزمایشگاه تجزیه شیمی دانشگاه ارومیه آنالیز و مشخص شد که در قسمت نتایج به جدول ۵ آورده شده است، سپس منابع داخلی صید آبزیان جنوب کشور مثل روغن چشم تن ماهیان، کبد کوسه ماهی، ماهی مرکب، و روغن های گیاهی کلزا، آفتابگردان، زیتون و روغن حیوانی گاو و سایر مواد و ملزومات مورد نیاز طبق جداول شماره های ۱، ۲، ۳ استفاده گردید. استخراج روغن از ماهی مرکب و چشم تن ماهیان و روغن کبد کوسه ماهیان باروش استاندارد (DYER & BLIGH) سال ۲۰۰۰) انجام شد. درصد و آنالیز پروفیل اسید های چرب روغن های استخراج شده با روش گاز کروماتوگرافی (GC) انجام شد. نتایج این بخش از تحقیق نشان می دهد که از ماهی مرکب می توان به میزان  $\pm 3$  ۱۳ درصد وزنی مرطوب و با نسبت ۲۲/۸۶ درصد از اسید های چرب با چندین باند مضاعف اسید چرب استحصال نمود. اقدام به ساخت ۳ نمونه روغن غنی ساز، ترکیب آنها دارای  $10 \pm 60$  درصد از مخلوط چربی های حیوانی و گیاهی بود که در جدول های شماره ۱، ۲ و ۳ آورده شده است. و سپس این سوسپانسیون ها، مورد تست های مختلف از آنالیز ها و عملیات میدانی با نمونه خارجی به عنوان شاهد قرار گرفتند. آنالیز های میزان در صد و پروفیل اسید های چربی نمونه های سنتز شده باروش کروماتوگرافی گازی مورد تست قرار گرفت، که نتایج آنها در جداول شماره های ۲ تا ۱۵ آورده شده است. مرحله بعدی اجرای پروژه تست های میدانی بود، در تست های میدانی ابتدا عملیات غنی سازی آرتیمیا با امولسیون های غنی ساز باروش استاندارد (Vanstappen, et al, 1996) روی ۲۰۰۰۰۰ نائوپلی آرتیمیا اورمیا انجام شد، ناپلی های غنی شده این مرحله مجدداً از نظر میزان جذب امولسیون های غنی شده در آنها نیز مورد آنالیز های GC قرار گرفتند، نتایج نشان می دهد که میزان و درصد جذب امولسیون ها، و قدرت غنی شدگی در نائوپلی آرتیمیا در نمونه های وارداتی، و ساخت داخل (۱، ۲، ۳) و شاهد غنی نشده به ترتیب معادل ۳۷،۴۷ و ۲۵،۳۰، ۱۸،۸۸، ۲۲،۱۴ و ۱۰،۳۲ به دست آمد. در مرحله سوم از مراحل اجرایی پروژه ناپلیوس های غنی شده آرتیمیا میدانی به طور زنده روی تعداد ۵۰۰

لارو تازه به تغذیه افتاده ماهی قزل آلا در محل کارگاه تکثیر و پرورش ماهیان قزل آلا شرکت زیوه روی ۶ تیمار به شرح ذیل زیر انجام شد:

تراف ۱- تیمار یک: تراف شاهد مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره معمولی کارگاه.

تراف ۲- تیمار دو: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره به انضمام نائوپلی آرتمیاهای بدون غنی شدگی.

تراف ۳- تیمار سه: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره به انضمام نائوپلی غنی شده با روغن سلکوی

تراف ۴- تیمار چهار: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره به انضمام نائوپلی غنی شده از امولسیون شماره ۱

تراف ۵- تیمار پنج: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره به انضمام با نائوپلی غنی شده از امولسیون شماره ۲

تراف ۶- تیمار شش: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره به انضمام با نائوپلی غنی شده از امولسیون شماره ۳

بررسی های میدانی مجدد برای میزان تلفات، نرخ رشد و درصد بقاء قرار گرفتند. نتایج نشان داد که تیمارهای ۱-۲ با تیمارهای ۳-۴-۵-۶ اختلاف معنی در سطح اطمینان ۹۵ درصد در بقاء، ضریب رشد، ضریب چاقی، طول کل، ضریب تبدیل غذایی، وزن نهایی، درصد پروتئین دارند، میزان ناهنجاری های مورد بررسی در تیمارهای ۱ و ۲ نسبت به تیمارهای ۳-۴-۵-۶ اختلاف معنی (P0.05) نشان می دهد که از امولسیون های غنی ساز استفاده نشده است، ولی در تیمار های ۳-۴-۵-۶ در این شاخص ها اختلاف معنی داری با یکدیگر بلاخص بانمونه تجاری ندارند، و این نشان می دهد که سوسپانسیون های ساخت داخل به راحتی می توانند جایگزین نمونه های خارجی شوند. کلیه نتایج توسط تست آنالیز واریانس یک طرفه و آزمون دانکن با نرم افزار SPSS، و EXCEL مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند. جمع بندی نهایی نتایج پژوهش حاصله بیانگر این نتیجه است که امکان تولید روغن های غنی ساز سلکو در داخل کشور با توانمندی های داخلی مشابه نمونه های خارجی آن به خوبی امکان پذیر بوده و کلیه تست های میدانی آن موفقیت آمیز می باشد و می توانند جایگزین روغن های غنی ساز خارجی شوند.

کلمات کلیدی: آرتمیماورمیان، روغن غنی ساز، GC، پروفیل اسید های چرب، INVE.

## ۱-۱- آرتمیا و ارزش غذایی آن

سیست آرتمیا و ناپلی آن، بطور وسیع برای پرورش لارو ماهیان دریایی و سخت پوستان در جهان استفاده می شود (Laven et al, 1989 & Ahmadi et al, 1990). مهمترین عامل برای استفاده از آرتمیا به عنوان غذای زنده، ارزش غذایی آن بخصوص در مرحله ناپلیوس است، که دارای معادل ۴۱ الی ۶۰ درصد پروتئین و ۱۵ الی ۲۳ درصد چربی ۱۰ الی ۱۱ درصد کربو هیدرات ها و تا ۱۰ درصد خاکستر، که بسته به گونه آن، نوع تغذیه آن، و سایر فاکتورهای زیستی آن دارد (Bengtson, et al, 1991 و زارعی، ۱۳۸۳).

ارزش غذایی و کاربرد آن در این صنعت از سال ۱۹۳۳ توسط الوین سیل در آمریکا و در سال ۱۹۳۹ توسط Rollebson در نروژ برای اولین بار به اثبات رسیده است (Alvin seale, 1933 and Rollebson, 1939). آرتمیا در مقایسه با سایر غذاهای زنده نظیر فیتوپلانکتون ها، روتیفرها، دافنی و کرم ها دارای ویژگی خاصی از جمله راحتی تکثیر و پرورش آن در حجم انبوه، امکان برداشت و نگه داری سیست آن برای مدت طولانی و مزایای دیگر آن را دارد. مطالعات سال های اخیر بیانگر متغیر بودن ارزش غذایی آرتمیا به دلیل شاخص های فنوتیپی، ژنوتیپی و نوع تغذیه ای آن است (Leger, and Sorgeloose, Bengeston, 1979) با وجود میزان بالای پروتئین و چربی، نتایج تحقیقات انجام شده بیانگر این موضوع می باشد که تمام گونه های آرتمیا در جهان از جمله آرتمیا اورمینا (*Artemia urmimna*) دارای مقادیر اندکی از اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیر سری امگا ۳ به خصوص اسید ایکوزاپنتانوئیک بوده و فاقد اسید چرب دو کوزاهگزانوئیک هستند، لذا غنی سازی ناپلیوس آرتمیا جهت بالا بردن ارزش غذایی آن امری ضروری است. فقر برخی ترکیبات اسیدهای چرب غیر اشباع ضروری (EPA و DHA، ARA) از معایب استفاده از این موجود منحصر به فرد در مقایسه با سایر غذاهای زنده است (Rainuzzo et al; 1997).

## ۱-۲- محصولات غنی شده آرتمیا در ایران و جهان

یکی از مشکلات موجود در پرورش لارو ماهیان و انواع میگوها، پرورش در مرحله نوزادی است، که به دلایل فیزیولوژیکی و ساختاری در لاروها با رشد بطئی همراه با تلفات بالا است، چون تامین نیازهای غذایی مراحل لاروی آبریان از مشکلات و موانع اصلی در صنعت آبرزی پروری محسوب می شود (Kanazaw, 1995). دو دهه اخیر آرتمیا به عنوان یک ترکیب غذایی زنده منحصر به فرد در تکثیر و پرورش آبریان کاربرد های وسیعی پیدا کرده است، فقر اسیدهای چرب غیر اشباع ضروری (DHA, ARA, EPA) از معایب استفاده از آرتمیا در این صنعت است، اسید چرب امگا ۳ خانواده ای از اسیدهای چرب اشباع نشده هستند که اولین پیوند دوگانه آن ها بین سومین و چهارمین کربن در زنجیره کربنی قرار گرفته است. اسیدهای امگا ۳ برای تنظیم فعالیت بدن انسان موادی ضروری هستند (Immanuel et al, 2004) آرتمیا موجود فیلتر فیدری است که بطور موفقیت آمیزی به

عنوان حامل بیولوژیکی، از طریق روش های غنی سازی برای انتقال انواع مواد مغذی ضروری برای لاروهای پرورشی به کار می روند (Leger et al, 1986, Citarasu et al, 1998). آرتمیای فرایند غنی سازی می تواند به عنوان حامل انواع مواد مختلفی نظیر انواع ترکیبات مغذی (Watanabe et al, 1993)، عوامل ضد میکروبی (Dixon et al, 1995) و انواع واکسن ها (Campbell et al, 1993) و برای انتقال پروبیوتیک ها و ترکیبات تحریک کننده سیستم ایمنی به منظور افزایش مکانیسم دفاعی میزبان مصرف کننده (Gatesoupe, 1999) استفاده شود. شروع تغذیه مختلط و تغذیه بیرونی (Evans et al, 2000)، لاروها با شروع تغذیه آغازین، به غذاهای زنده نیاز مبرم دارند که به اندازه کافی این منابع وانرژی را داشته باشد (Evans et al, 2000)، سه اسید چرب تشکیل دهنده خانواده امگا-۳ عبارتند از آلفا-لینولنیک اسید (ALA)، ایکوساپنتائوئیک اسید (EPA) و دوکوزاهگزانوئیک اسید (DHA). آلفا-لینولنیک اسید (ALA) در گردو، برخی از انواع لوبیا، سبزیجات و در روغن های کانولا، سویا، بذر کتان/ بزرک و روغن زیتون یافت می شود (زارعی، ۱۳۸۳) ولی در بدن ساخته نمی شوند. دو اسید چرب دیگر، یعنی ایکوساپنتائوئیک اسید (EPA) و دوکوزاهگزانوئیک اسید (DHA) در ماهی همچون سالمون و در روغن و مکمل های ماهی وجود دارد. این اسیدهای چرب ۳n- (کربن سوم سیر نشده) از نظر تغذیه ای بسیار مهمند (DHA، ALA) و (EPA) زیرا همگی دارای غیر اشباع بودن چندگانه هستند. بدن انسان توانایی ساختن و سنتز کردن اسیدهای چرب ۳n- را از مولکولهای دیگر ندارد، اما می تواند زنجیره بلند ۲۰ و ۲۲ کربنی اسیدهای چرب ۳n- سیر نشده مانند EPA و DHA را از زنجیره کوتاه هشت کربنی ALA تشکیل دهد. ولی چون آرتمیا در کلیه مراحل زیستی خود بصورت غیرانتخابی تغذیه می کند، لذا می توان انواع پیش ترکیب های غذاها و سایر مواد مورد نیاز لارو مورد تغذیه از آن را به آرتمیا تلقیح نمود، که به روش غنی سازی یا Boosting معروف می باشد (Leger et al, 1987). ترکیباتی که در خارج از کشور با نام های تجاری سلکو و سوپر سلکو توسط شرکت INVE در داخل عرضه می شود، واردات آنها به کشورمان با محدودیت های اقتصادی روبرو است، روغن های دریایی بر اساس مطالعات حاوی مقادیر فراوانی اسیدهای چرب غیر اشباع (UHFA) با پیوندهای امگا-۳ و امگا ۶ هستند که می توانند استخراج و شناسایی شده و به فرآورده های با ارزش افزوده بالایی تبدیل و مورد مصرف قرار گیرند، از موارد مصرف مهم آنها همانا برای تولید امولسیون های غنی ساز آرتمیا است، این پروژه جهت دستیابی به هدف تهیه ترکیب مناسب به یک روغن غنی ساز آرتمیا با امکانات داخلی جهت بر آورد نیازهای غنی سازی آرتمیا در کشور برای صنعت آبری پروری می باشد.

استفاده از آن در صنعت آبری پروری در ۵ قاره جهان به ثبوت رسیده است. به طوری که سالیانه میلیون دلار ارزش تجاری آنرا در دنیا نشان می دهد (Van steppanet al, 1990). (Sorgeloos, et al, 1997). مطالعات نشان داده اند که اسید های چرب ضروری از قبیل EPA، DHA و آراشیدونیک اسید در تغذیه لارو انواع ماهیان اهمیت زیادی دارند (Sargent, et al, 1999, Estevez et a, 1999). (Takeuchi, 1997; Mc Evoy et al, 1998). این اسیدهای چرب جزء فسفولیپیدها هستند که ساختار حساسی دارند و از اجزای فیزیولوژیکی غشای سلول های اکثر بافت



ها هستند. با وجود این، در استفاده از غذای زنده مانند روتیفر و آرتمیا، فقر این اسیدهای چرب مشاهده می شود. بنابراین غنی سازی آرتمیا با چربی های غنی از اسیدهای چرب ضروری، برای رشد بهتر و بقا در طول دوره دگرذیسی و رشد لاروهای پرورشی ضروری است (Rainuzzo et al, 1997).

### ۳-۱- دلایل و روش های غنی سازی آرتمیا با اسید های چرب

غنی سازی آرتمیا فن آوری جدیدی است که بوسیله آن می توان کیفیت و ارزش غذایی آرتمیا را افزایش داد. با این فن آوری می توان رشد و بقاء آبزینانی که از آرتمیای غنی شده تغذیه می نمایند را بهبود بخشید و از خسارات اقتصادی حاصله از تلفات زیاد مراحل اولیه پرورش لارو آبزینان پرورشی کاست و در ضمن این لاروها در مراحل بعدی زندگی خود نیز همواره سالم تر بوده و در برابر شرایط استرس زا مقاومت بیشتری خواهند داشت (Dhert, et al, 1996). امروزه با ابداع فنون مختلف غنی سازی و افزایش میزان اسیدهای چرب ضروری در سویه هایی از آرتمیا که ارزش غذایی پایینی دارند، نتایج موفقیت آمیزی حاصل شده است (Leger et al, 1989). میزان اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره ضروری نظیر EPA، DHA بطور قابل توجهی در ناپلی آرتمیای غنی شده افزایش یابد. این در میزان اسیدهای چرب EPA، DHA در آرتمیای غنی شده از لحاظ کمی و کیفی در مقایسه از منابع طبیعی آن را نشان می دهد. (Agh et al, 2011) محققان تکنیک های زیادی برای آن ابداع نموده اند که می توان به روش های انگلیسی، ژاپنی، فرانسوی و بلژیکی آن اشاره کرد. (Leger et al, 1987) که با استفاده از انواع جلبک های تک سلولی، مخمرها، خوراکی های ریز آماده، جیره های ترکیبی، پروبیوتیک ها انجام می شود، که به این ترکیبات مواد غنی ساز گفته می شود، در برخی کشورها این ترکیبات به صورت جیره های غنی ساز آماده به نام امولسیون های غنی ساز به فروش می رسد (Pet al, 1987 & Watanabe et al, ۲۰۰۰). مشهورترین آنها امولسیون های تجاری غنی ساز سلکو و سوپرسلکو ساخت شرکت چند ملیتی اینوه (INVE) می باشد (Sorgeloos, et al, 1995, Watanabe, et al, 1983, Bengtson, et al, 1991)، که در سطح وسیعی در دنیا در صنعت آبی پروری مورد استفاده قرار دارد.

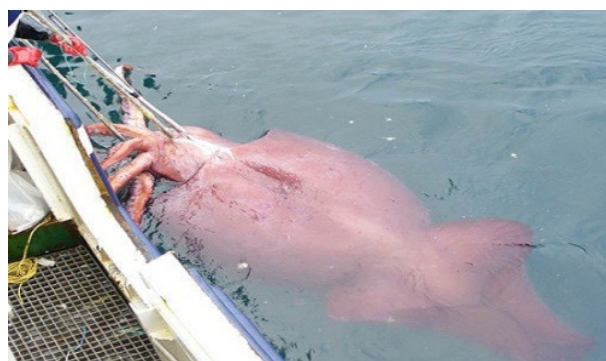
ولی پور و همکاران در سال ۱۳۸۳ با اجرای طرح تحقیقاتی تاثیر سطوح مختلف چربی، نوع روغن و نسبت n-3 به n-6 جیره بر رشد، ماندگاری و ترکیب بدن شاه میگوی آب شیرین *Astacus leptodactylus* و تاثیر آن را مورد ارزیابی قرار دادند و نتایج آنها نشان داده است که اندازه های مختلف وزنی شاه میگوهای مورد بررسی از نیازهای چربی و اسیدهای چرب ضروری تقریباً یکسانی برخوردارند. با افزایش سطح چربی و افزایش نسبت روغنی کیلکا به سویا در جیره شاخص های رشد شاه میگوی جوان و یک ساله آزمایشات شامل افزایش وزن و ضریب تبدیل غذایی و همچنین پوست اندازی و ماندگاری بهبود یافته است (Noori et al, 2005). تغییرات ترکیب شیمیایی بدن نشانگر اینکه در شاه میگوهای جوان با افزایش میزان چربی و نسبت امگا ۳ به امگا ۶ در جیره غذایی مقدار پروتئین و چربی و رشد نیز افزایش یابد (ولی پور و همکاران، ۱۳۸۷).

سروه و همکاران در سال ۱۳۹۱ در تحقیقی در دانشگاه ارومیه با هدف غنی سازی آرتمیا اورمیاننا و آرتمیا فرانسیسکانا با روغن کلزا با تاکید بر میزان رشد، بقا و پروفیل اسیدهای چرب نائوپلی انجام دادند و گزارش نمودند که غنی سازی آرتمیا ها با روغن های کلزا تاثیر معنی داری بر روی رشد، بقا و افزایش اسیدهای چرب ۱۸ کربنه دارد ( $P < 0.05$ ). با افزایش مدت زمان غنی سازی در تیمارهای مختلف هر دو گونه آرتمیا به طول کل افزایش و درصد بقاکاهش یافت. میزان DHA, EPA و ARA در تیمارهای مختلف هر ۲ گونه با افزایش مدت زمان غنی سازی به طور معنی داری تحت تاثیر قرار نگرفتند ( $P > 0.05$ ). میزان LA و PUFA (n-3 و n-6)، SFA و MUFA و TFA در هر ۲ گونه به طور معنی داری افزایش یافتند ( $P < 0.05$ ). حافظیه و همکاران در طی سال های ۱۳۸۷ تا سال های ۱۳۹۰ با مطالعه و بررسی مقایسه ای با آرتمیای غنی شده با HUFA و ویتامین c و دافنی و غذایی فرموله شده بر رشد و بقای لاروهای ماهی خاویاری (قره برون و فیل ماهی) قبل از رها سازی به دریا ثابت نموده اند که غنی سازی اثرات بسیار مثبتی بر روی بازماندگی لاروی ها کاهش تلفات دارد.

## ۲- مواد و روش کار

### ۲-۱- مواد و ملزومات

در این پژوهش به میزان یکصد کیلوگرم چشم تن ماهی و به میزان ۵۰ کیلوگرم ماهی مرکب به میزان ۵ لیتر روغن کبد کوسه ماهی از بندرعباس و استان سیستان و بلوچستان تهیه و به مرکز تحقیقات آرتمیای کشور حمل شد. حمل تن ماهیان و ماهی مرکب بعد از فریز نمودن در دمای منهای ۱۸ درجه سانتی گراد و با بسته بندی کائوچوی با هواپیما انجام و برای بررسی و انجام کارهای بعدی در دمای منهای ۴ درجه سانتی گراد نگهداری شد. روغن کبد کوسه ماهی در ظروف شیشه ای ۵ لیتری با بسته بندی فویل و با پوشش پارچه ای سیاه رنگ انجام شد و نگهداری می شد (عکس شماره ۱ و ۲ و ۳ و ۴). روغن های گیاهی کلزا و زیتون و آفتابگردان از کارخانجات عمل آوری آنها در منطقه واز استان گیلان به مقدار یک لیتر از هر کدام تهیه شد. روغن حیوانی گاوی از منطقه به مقدار ۳ کیلوگرم تهیه شد. ترکیبات ویتامین های E, A, C, D<sub>3</sub> به مقدار یک کیلوگرم از داروخانه های دامی و انسانی و از فروشگاه های مواد شیمیایی صنعتی تهیه گردید. روغن امولسیون غنی ساز خارجی با مارک شرکت INVE به میزان ۲ لیتر خریداری و تهیه گردید. تمامی مواد شیمیایی مورد نیاز اعم از حلال های شیمیایی نظیر پترولیوم بنزن، اتانول، امولسیفایر های لیسیتین، گلیسرول، ویتامین های E, A, C, D<sub>3</sub> بوتیل هیدروکسی انیزول (BHA)، بوتیل هیدروکسی تولوئن، اتوکسی کوئین، ترکیبات فیبری، ثعلب، فیبر گندم، و 80 tween از منطقه محل پژوهش تهیه گردید. سایر محلول های شیمیایی مورد نیاز اعم از مواد مایع و جامد از امکانات آزمایشگاهی دانشگاه ارومیه (آزمایشگاه شیمی تجزیه مواد) و از آزمایشگاه تجزیه مواد شیمیایی و غذایی مرکز تحقیقات منابع طبیعی و امور دام وزارت جهاد و کشاورزی استان آذربایجان غربی و از امکانات آزمایشگاهی مرکز تحقیقات آرتمیای کشور استفاده گردید.



شکل ۱ و ۲: جمع آوری کبد کوسه ماهی و ماهی مرکب از منطقه چابهار از صیادان

## ۲-۲-۲- روش کار

### ۱-۲-۲- آنالیز روغن امولسیون نمونه شرکت INVE (مهندسی معکوس)

بر اساس اطلاعات درج شده بر روی برچسب این روغن تجاری وارداتی و اطلاعات حاصله از رایانه جستجو و جمع آوری شد، سپس با انجام مهندسی معکوس نسبت به شناسایی ساختار ترکیبی آن در آزمایشگاه شیمی تجزیه مواد دانشگاه ارومیه اقدام و صحت داده باهم مورد مقایسه قرار گرفت، برخی آنالیزها با روش استاندارد (AOAC, 199) بود.

### ۲-۲-۲- روش استخراج چربی های دریایی

چربی های دریایی با روش (Bligh & Dyer, ۲۰۰۰) انجام شد در این روش بعد از رسیدن دمای نمونه های منجمد در آزمایشگاه به دمای محیط به میزان یک کیلوگرم از نمونه ها کاملاً خرد و با آسیاب برقی کاملاً له گردید. سپس به آن ۱۰۰۰ میلی لیتر پترولیوم بنزن و یک لیتر متانول در یک بشر بزرگ اضافه شد و به مدت ۱۵ دقیقه به هم زده شد، به مخلوط حاصله مجدداً ۵۰۰ میلی گرم دیگر پترولیوم بنزن اضافه شد. حجم محلول بایستی به گونه ای باشد که نمونه ها کاملاً مرطوب و مقداری از آن روی نمونه ها قرار گیرد) برای جلوگیری از تبخیر حلال درب بشر با استفاده از فویل آلومینیومی مسدود می گردد. مخلوط حاصله مجدداً پس از ۱۰ دقیقه به هم زدن در داخل بن ماری بشر حاوی مخلوط با دمای ۵۰ درجه سانتی گراد به مدت ۲۰ دقیقه با تکان های مکرر حرارت داده می شود. سپس نمونه مخلوط از کیسه پارچه ای با فشار آب میوه گیری دستی عصاره گیری شد و بعد از قیف بوختر حاوی کاغذ صافی با مکش صاف گردید. محصول بدست آمده از صافی به یک دستگاه دکانتور انتقال یافت و پس از جداسازی کامل ۲ فاز (فاز آبی و فاز روغن و حلال) محلول روغن و حلال به کمک دستگاه روتاری مجهز به پمپ خلا تحت حرارت ۴۰ درجه سانتی گراد تبخیر گردید و حجم روغن بدست آمده در پایان بر حسب میلی لیتر اندازه گیری شد.

### ۳-۲- تولید ۳ تیمار ترکیبی از روغن های غنی ساز با امکانات داخلی

سه نمونه یک لیتری از روغن های غنی ساز داخلی بر اساس نتایج نهایی حاصل از مشخصات بروشور و سرچ اینترنتی و نتایج حاصل از مهندسی معکوس از نمونه های خارجی مورد استناد برای سنتز، تولید شد، این ۳ تیمار روغن غنی ساز مورد سنتز با ترکیبات متفاوت از انواع منابع چربی های مورد تحقیق در پروژه بالانس و تهیه گردید. در زمان تولید آنها استفاده از یک همزن مغناطیسی و در حضور حرارت معادل ۵۰ درجه سانتی گراد برای پخش و ایجاد پیوستگی ۲ فاز جداگانه (فاز آبی، فاز روغنی) لازم است، ۳ نمونه تولید داخل با ترکیب جدول های ۱-۲-۳ و شکل های شماره ۵ بود:

جدول ۱: ساختار و ترکیب امولسیون غنی ساز تولید داخل شماره ۱

درصد ترکیبی	نمونه امولسیون اول
۱۰	روغن کبد کوسه ماهی
۱۰	روغن چشم تن ماهی
۱۰	روغن ماهی مرکب
۱۰	روغن کلزا
۱۰	روغن آفتابگردان
۱۰	روغن زیتون
۵	روغن حیوانی گاوی
۱	خاکستر
۱	فیبر گندم)
۰,۰۲	ترکیبات فسفری
3/600mg/kg	ویتامین E
150000Iu	ویتامین D <sub>3</sub>
800mg/kg	ویتامین C
1/5000000IU	ویتامین A
۱	آنتی اکسیدان (BHA)
۳۰	آب
تا ۳ درصد	امولسیفایرها (ثعلب، لسیتین و گلیسرول 80 tween) توین



شکل ۵: نمونه های تولید شده در داخل کشور

## جدول ۲: ساختار و ترکیب امولسیون غنی ساز تولید داخل شماره ۲

درصد ترکیبی	نمونه امولسیون دوم
۵	روغن کبد کوسه ماهی
۵	روغن چشم تن ماهی
۵	روغن ماهی مرکب
۱۰	روغن کلزا
۱۰	روغن آفتابگردان
۱۰	روغن زیتون
۱۰	روغن حیوانی
۱	خاکستر خام
۱	فیبر
۰,۰۲	ترکیبات فسفری
3/600mg/kg	ویتامین E
150000Iu	ویتامین D
800mg/kg	ویتامین C
1/5000000IU	ویتامین A
۱	آنتی اکسیدان ( BHA )
۴۰	آب
تا ۳ درصد	امولسیفایرها ( ثعلب ، لسیتین و گلیسرول و tween 80 ) توین

جدول ۳: ساختار و ترکیب امولسیون غنی ساز تولید داخل شماره ۳

درصد ترکیبی	نمونه امولسیون سوم
۱۰	روغن کبد کوسه ماهی
۱۰	روغن چشم تن ماهی
۱۰	روغن ماهی مرکب
۵	روغن کلزا
۵	روغنی آفتابگردان
۵	روغن زیتون
۵	روغن حیوانی
۱	خاکستر
۱	ترکیبات فیبری
۰,۰۲	ترکیبات فسفری
3/600mg/kg	ویتامین E
150000Iu	ویتامین D
800mg/kg	ویتامین C
1/5000000IU	ویتامین A
۱ درصد	آنتی اکسیدان ( BHA )
۵۰	آب
تا ۳ درصد	امولسیفایر ها (ثعلب، لیستین و گلیسرول tween 80 تویشن)

در این پروژة از بوتیل هیدروکسی اینیزول به عنوان آنتی اکسیدان استفاده شد.



شکل شماره ۷ و ۸: شماتیک فاز روغن در فاز آبی

برای ایجاد ثبات و عدم گسیختگی در امولسیون های سنتز شده از چند امولسیفایر متفاوت محلول در آب و محلول در روغن تا ۳ درصد از (لیستین، گلیسیرول، ثعلب، تویئن (TWEEN 80) به صورت ترکیبی استفاده شد، رنگ شفاف و متمایل به شیری ایجاد شده، بیانگر اندازه قطرات در حد میکرونی آنها است (طبق قانون استوکس (STOKES, LAW). متوسط قطر و توزیع اندازه ذرات فاز روغن به کمک یک دستگاه اندازه سنج (Fritsch Analyysette 22 GERMANY) که براساس تئوری Mie از روی پراکنش اشعه لیزر محاسبه می شود انجام شد، امولسیون های تهیه شده در ظروف شیشه ای درب دار که با پوششی از روکش سیاه جهت ممانعت از ایجاد هرگونه تغییر در ساختار ترکیبی شان پوشیده شده اند، به دمایی ۴ درجه سانتی گراد در یخچال نگهداری منتقل شدند.

#### ۴-۲: روش اندازه گیری چربی کل نمونه ها

نمونه های تر به دقت وزن شده (۱ گرم) و بعد از هموژن نمودن به لوله آزمایش درب پیچ دار منتقل گردید و استخراج چربی به روش Folch با استفاده از مخلوط (کلروفرم+ متانول) صورت گرفت. جهت تسریع بخشیدن به عمل استخراج بعد از بستن در لوله ها، آنها را با به شدت بهم زده و در داخل اولتراسوند به مدت ۱۰ دقیقه قرار می دهیم بعد مخلوط را سانتریفیوژ نموده و حلال حاوی چربی را به داخل لوله آزمایشی که وزن آن را قبلا اندازه گیری شده و مرحله فوق را دو مرتبه دیگر انجام میدهم و سپس توسط گاز نیتروژن کلروفرم و متانول را تبخیر کرده و وزن لوله حاوی چربی را اندازه گیری و از اختلاف آنها درصد چربی محاسبه گردید. درصد چربی نمونه ها

#### ۵-۲: روش آنالیز اسید های چرب نمونه ها و تعیین پروفیل و درصد آنها

چربی استخراج شده از نمونه ها با افزودن ۳ میلی لیتر هیدروکسید پتاسیم متانولی (۲ مولار) صابونی شد و بعد با افزودن ۵ میلی لیتر اسید سولفوریک متانولی (۲ مولار) به متیل استر تبدیل گردید. ۲- متیل استر اسیدهای چربی در یک میلی لیتر هپتان نرمال استخراج و جهت آنالیز پروفیل اسید های چرب یک میکرو لیتر از فاز هپتان نرمال را به دستگاه کروماتوگرافی گازی تزریق شد. جهت شناسائی تک تک اسیدهای چرب از مخلوط استاندارد اسیدهای چرب ساخت شرکت سیگما با مقایسه زمان های بازداری استفاده گردید. دستگاه کروماتوگراف گازی مدل Agilent-6890 ساخت کمپانی Agilent آمریکا، مجهز به دریچه تزریق کاپیلاری، ستون کاپیلاری ویژه تجزیه اسید های چرب (DB-wax) به طول ۳۰ متر و قطر داخلی ۰/۲۵ میلی متر با فاز ساکن پلی اتیلن گلیکول به ضخامت ۰/۲۵ میکرو متر، دتکتور یونش شعله ای (FID) می باشد. دمای اولیه آون در ۱۰۰ درجه سانتیگراد به مدت یک دقیقه نگه داشته شده و بعد با سرعت ۲۵ درجه سانتیگراد بر دقیقه تا 200 درجه سانتیگراد افزایش می یابد و 12 دقیقه در همان دما میماند. از گاز نیتروژن به عنوان گاز حامل و آراینده به



ترتیب با سرعت جریان ۱ و ۴۵ میلی لیتر بر دقیقه استفاده گردید. دمای درجه تزیف در ۲۵۰ درجه سانتیگراد و دمای آشکارساز در ۲۶۰ درجه سانتیگراد تنظیم شده بودند. پردازش داده های دستگاه با استفاده از نرم افزار Chemstation در محیط ویندوز انجام شد.

برای تهیه آب دو بار تقطر از دستگاه GFL-2104 ساخت کمپانی GFL آلمان استفاده گردید. سانتریفوژ نمونه ها با دستگاه سانتریفوژ با دور بالا (۱۵۰۰۰ دور بر دقیقه) ساخت کمپانی Hettich آلمان انجام شد، گاز های نیتروژن و هیدروژن مورد استفاده برای آنالیز با دستگاه کروماتوگراف گازی با خلوص تجزیه ای ۹۹/۹۹۹٪ از شرکت اکسیژن سبلان نمایندگی شرکت Air Product انگلستان تهیه شدند. هوای فشرده از شرکت اکسیژن ارومیه گاز فراهم گردید. حلال های هپتان نرمال، کلرفرم و متانول با خلوص بالا از شرکت کالدون کانادا تهیه شده و بدون تخلیص مجدد مورد استفاده قرار گرفته اند. هیدروکسید پتاسیم و سایر نمک ها از شرکت مرک آلمان تهیه شدند.

سیست های آرتمیا اورمیا از بانک سیست مرکز تحقیقات آرتمیای کشور واقع در ارومیه تهیه گردید، سیست ها دارای بار باکتریایی و قارچی در سطح خارجی هستند که برای برطرف کردن آلودگی آنها با هیپوکلریت سدیم ۲۰۰ قسمت در میلیون (۲۰۰ ppm) به مدت ۳۰ دقیقه به حالت غوطه ور در زوک های یک لیتری ضد عفونی شدند (معادل ۴ میلی لیتر NaOH ۵ درصد ماده فعال)، عملیات هوادهی برای محلول ضد عفونی توام با سیست الزامی است. سپس سیست ها به مدت ۵ دقیقه درون فیلتر ۱۰۰ میکرونی با آب سرد شیر آزمایشگاه شستشوداده شدند، تا جداسازی شوند. در نهایت سیست های فیلتر شده به مدت ۱ دقیقه درون محلول ۰٫۱ نرمال اسید کلریدریک (HCL) گذاشته شد تا خاصیت چسبندگی و pH آنها برطرف شود. سپس با آب سرد معمولی به مدت ۵ دقیقه شستشو داده شد تا کاملاً تمیز شوند (Vanstappen, et al, 1996).

### تخم گشایی سیست های آرتمیا:

شرایط لازم برای تخم گشایی سیست های آرتمیا شامل آب شور ppt ۳۵، دمای ۲۸ درجه سانتی گراد، pH آب محیط معادل ۸٫۵-۸ و نوری معادل ۲۰۰۰ لوکس و اکسیژن دهی در حدود تا ۵ میلی گرم در لیتر (طبق روش استاندارد (Sorgeloos et al., 1980)). برای انجام عملیات هچ دمای آب درون آکواریوم به وسیله دو بخاری آکواریومی تا ۳۰ درجه سانتی گراد تنظیم شدند (دمای آب درون زوک ها نیز ۲۹ درجه سانتی گراد بود و نور نیز توسط ۴ عدد لامپ مهتابی تامین شد (به ارتفاع ۵۰ سانتی متری از زوک ها) و عمل هوادهی به کمک لوله های پلاستیکی و شلنگ هوادهی انجام شد. هوادهی در حدی بود که سیست ها به حالت معلق در آیند. که در فاصله بین لوله پلاستیکی و شلنگ هوادهی فیلتر سر سرنگی ۰٫۴۵ میکرونی به منظور جلوگیری از ورود آلودگی هوا به درون زوک ها قرار گرفت. به منظور تهیه آب با شوری ppt ۳۵ آب دریاچه ارومیه اتوکلاو شده با آب مقطر مخلوط و شوری آب با شوری سنج تنظیم شد. بعد از فیلتر کردن با صافی ۱۰۰ میکرونی زوک های شیشه

ای تمیز به حجم ۲ لیتری با این آب شور پر شدند، و بعد از برقراری شرایط فوق سیستم های ضد عفونی شده به داخل زوک ها منتقل شدند، و تخم گشایی با هوادهی شدید انجام پذیرفت. سیستم های آرتمیای دریاچه ارومیه بعد از ۲۵ ساعت تفریخ شدند (Leger et al, 1987).

### - جداسازی و شمارش لاروها:

برای جداسازی لاروها از پوسته سیستم ها و مواد زاید دیگر از ویژگی نورگرایی مثبت لاروهای آرتمیای استفاده شد. به این ترتیب که ابتدا محتویات زوک ها بعد از قطع هوادهی درونشان به مدت ۱۰ الی ۱۵ دقیقه با استفاده از شلنگ داخل آکواریوم شیشه ای بود. البته در این مدت بخاری آکواریوم نیز خاموش می شود. سپس با قرار دادن یونولیت زیر آکواریوم به حالت شیب دار در آورده تا لاروهای فعال به بالای شیب بروند. و لاروهای ضعیف به حالت معلق در نیایند. سپس تمامی لامپ های محوطه خاموش و فقط به قسمت شیب دار آکواریوم نور تابانده می شود تا با خاصیت نورگرایی مثبت ناپلیوس های آرتمیای جمع شوند. بدین صورت که ابتدا توسط لوله های شیشه ای و پلاستیکی ناپلیوس های آرتمیای از سیستم های تخم گشایی نشده و ناقص و پوسته ها به درون آکواریوم هوادهی شده با آب شور شرایط استریل فوق به حجم یک لیتر که در سطح پایین تر قرار گرفته اند، منتقل می گردند. بعد از جمع آوری کل ناپلیوس ها، پوسته های خالی و احیاناً سیستم های دکپسوله شده، و جنین باقیمانده، و ناقص به دور ریخته می شوند. پس از آن با استفاده از سمپلر ۲۵۰ میکرولیتری از نواحی مختلف آکواریوم حاوی ناپلیوس های منتقل شده ۵ عدد نمونه برداری و به درون خانه های میکروپلت انتقال داده می شوند و بعد از ریختن یک قطره محلول لوگل در هر خانه حاوی نمونه های ناپلیوس ها، تعداد ناپلیوس ها زیر میکروسکپ شمارش می شوند.

در مجموع نمونه ها میانگین گرفته می شود تا تعداد ناپلیوس ها در یک میلی لیتر محاسبه شود. که این تحقیق از تراکم های ۲۰۰۰۰۰ ناپلیوس آرتمیای اینستار I در هر لیتر آب شور استفاده شد. بنابراین میزان آب مورد نیاز حاوی ناپلیوس محاسبه و به درون زوک های تمیز حاوی آب تازه با شوری ۳۵ ppt به حجم یک لیتر با هوادهی مناسب جهت غنی سازی منتقل شدند (Bengetson et al, 1991).

### انجام عملیات غنی سازی:

با توجه به اینکه طبق محاسبه درصد تفریخ موثره سیستم های آرتمیای دریاچه ارومیه مورد استفاده در این طرح به ازای هر گرم سیستم با ۷۰ الی ۷۵ درصد تفریخ میزان دویست هزار عدد نائوپلی به دست می آید، لذا در هر عملیات هیچ گذاری یک گرم از سیستم ها مورد استفاده قرار می گرفت.

محاسبه درصد هیچ موثره از رابطه  $HE = N \times 2000$  و  $H\% = (N \times 100) (N + U + E)^{-1}$  بدست آمده است.

N: میانگین ناپلیوس های حاصله U: تعداد متوسط حالت چتری شکل ها E: تعداد سیست های تفریخ نشده

ناپلی های جمع آوری شده به میزان معادل ۲۰۰۰۰۰ عدد در هر لیتر آب اعم از غنی شده و غنی نشده تفکیک و به یخچال با دمای ۴ درجه سانتی گراد برای مصرف به صورت زنده نگه داری و برای مدت ۲ روز استفاده می شد. مقدار غذای روزانه مورد نیاز هر یک از تیمارها بر اساس رابطه ذیل (Stickney, 1991) محاسبه و تعیین و ۶ بار در هر ۲۴ ساعت انجام شد.

× وزن متوسط لاروها × تعداد لاروهای هر تیمار = مقدار غذای روزانه به گرم  
مقدار غذا بر حسب درصد وزن بدن (۵ درصد)

میزان غذای هر تیمار بر اساس ۵ درصد کل وزن بیومس آن به میزان گرم  $۲,۵ = ۰,۰۵ \times ۰,۱ \times ۵۰۰$  محاسبه گردید.

با گذشت هر روز میزان ۰,۵ گرم به کل غذای روزانه اضافه می گردید. میزان نائوپلی غنی شده مورد استفاده معادل ۶ درصد وزن خشک نائوپلی آرتمیا محاسبه و به کل میزان غذای مورد استفاده اضافه می شد، بود. (Izquierdo et al. 1995). از آنجایی که هر نائوپلی اینستار I آرتمیای دریاچه ارومیه معادل ۳ الی ۴ میکروگرم وزن خشک آن می باشد (پیکران مانا، ۱۳۸۶). لذا هر ۲۵۰۰۰۰ نائوپلی اینستار I آرتمیای دریاچه ارومیه معادل یک گرم وزن خشک دارد. با توجه به میزان رطوبت موجود در غذای کنسانتره مورد استفاده در طرح که معادل ۱۰ درصد می باشد لذا در هر روز معادل ۲۵۰۰۰ عدد نائوپلی به جیره غذایی تیمارهای ۱ تا ۵ اضافه شد. بر این اساس در هر روز ۱۵۵ میلی لیتر از حجم یک لیتری نائوپلی جمع آوری شده و در ۶ مرحله در شبانه روز به ساعات ۷ و ۱۱ و ۱۵ و ۱۹ و ۲۴ به مدت ۱۰ روز اضافه گردید.

در ۱۰ روز دوم مقدار ۲۰۰ میلی لیتر و در ۱۰ روز سوم (از روز بیستم تا سی ام)، ۲۵۰ میلی لیتر داده شد. در هر بار غذایی حدود نیم ساعت جریان آب به حداقل رسانده می شد تا ماهیان فرصت لازم برای تغذیه را داشته باشند برای غنی سازی آرتمیا بر اساس تکنیک غنی سازی بلژیکی (Leger et al, 2001, Coutteau and Sorgeloos, 2000) و با استاندارد<sup>۱</sup> (ICES) استفاده شد، که برای ۵ تیمار از انواع محلول های غنی ساز به شرح ذیل تهیه شد: (شکل ۹ و ۱۰)

تیمار ۱ نمونه شاهد بدون محلول غنی ساز

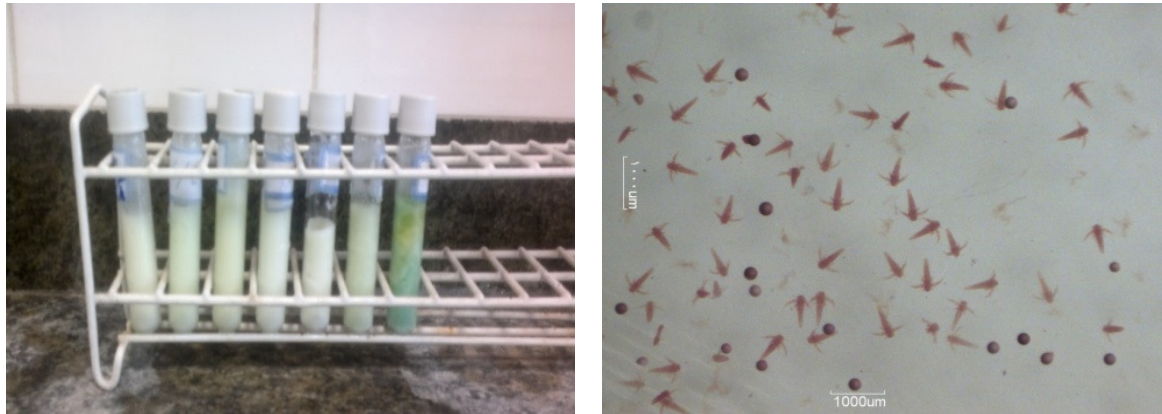
تیمار ۲ حاوی امولسیون غنی ساز اینوه

تیمار ۳ حاوی امولسیون غنی ساز شماره ۱

تیمار ۴ حاوی امولسیون غنی ساز شماره ۲

تیمار ۵ حاوی امولسیون غنی ساز شماره ۳

تهیه و انجام شد.



شکل شماره ۹ و ۱۰: ناپلیوس غنی شده آرتیمیا و نمونه های غنی ساز

غلظت مورد استفاده برای هر تیمار ۰,۴ گرم به ازای هر لیتر آب حاوی ۲۰۰۰۰۰ نائوپلی در ظروف مخلوطی شکل ۲,۵ لیتری است. زمان مورد استفاده از محلول ۱۲ ساعت دمایی ثابت  $1 \pm 25$  درجه سانتی گراد با اکسیژن دهی مناسب، و با شوری ۳۰ گرم در لیتر و وبا سایر شرایط یکسان بود. برای این منظور ۲ گرم از امولسیون های تیمارها که در یخچال ۴ درجه سانتی گراد در داخل ظروف شیشه ای با روکش سیاه بودند توزین و در بشر کوچکتر با مقداری حدود ۴۰ میلی لیتر آب مقطر حل و برای تهیه همگن شدن به مدت ۳ دقیقه با همزن الکتریکی مخلوط شده تا یک محلول شیری رنگ یکسان ایجاد شود. محلول های تهیه شده بلافاصله به زوک های غنی سازی از قبل آماده منتقل گردید. شیری رنگ شدن مخلوط نشانگر این است که اندازه قطرات روغن امولسیون بیشتر از یک میکرون می باشد (طبق قانون Bancraft) قدرت امولسیون محلول ها با استفاده از دستگاه اندازه سنج (Fritsch Analyyssette22 GERMANY) که براساس تئوری Mie از روی پراکنش اشعه لیزر محاسبه می شود. انجام شد و قطر ذرات روغن (فاز پراکنده) نیز از رابطه Mie بدست آمد.

#### ۶-۲- انجام آنالیز شیمیایی آرتیمیا های غنی شده برای تعیین میزان غنی شدگی با امولسیونها

از هر کدام از تیمارهای ۱ و ۲ و ۳ و ۴ و ۵ به میزان ۱ گرم نائوپلی نائوپلی غنی شده آرتیمیا برداشت شده و با آب مقطر شستشو داده شده و پس از آب گیری از زیر کاغذ صافی با اسپاتول جمع آوری و به درون میکروتیوب ها منتقل شدند. پس از درج مشخصات هر تیمار بر روی میکرو تیوب ها برای تعیین پروفیل و میزان اسیدهای چرب با مخلوط یخ در داخل یخدان فایبر گلاسی به مرکز آزمایشگاهی جهاد دانشگاهی ارومیه منتقل و پس از ۲ ساعت اقدام به استخراج اسیدهای چرب و تعیین پروفیل آنها شدند.

## استخراج اسیدهای چرب و تعیین پروفیل آنها:

برای استخراج اسیدهای چرب و تعیین پروفیل آنها ابتدا نمونه ها فیلتر شده و توزین می شوند، سپس ۲ بار با کلروفرم متانولی با نسبت ۲ به ۱ در هاون له شده و از کاغذ صافی عبور داده می شوند. سپس با حمام گرم در مجاورت گاز نیتروژن حلال آن کاملاً زوده می شود، لازم به ذکر است، قبل از انجام کار با توزین لوله ها، وزن لوله ها، نمونه و وزن روغن نمونه بدست آورده شد، و درصد چربی نمونه ها مشخص گردید. چربی تولید شده با KOH (هیدروکسید پتاسیم) به مقدار ۳ سی سی متیله نموده و به مدت ۱ الی ۲ ساعت در اولتراسونیک در دمای ۵۰ تا ۶۰ درجه سانتی گراد قرار می دهیم. محصول را با ۵ سی سی اسید متانلی (اسید سولفریک) استری می نمایم. تا به متیل استر تبدیل شوند. برای جدا نمودن ۲ فاز از ۰,۵ سی سی آب مقطر استفاده شد. با ۰,۵ سی سی محلول آلی هپتان چربی را استخراج نموده سپس سانتریفیوژ کرده و فاز بالایی آن (هپتان نرمال) را به دستگاه گاز کروماتوگراف تزریق می نمایم. توسط دستگاه، کروماتوگرام های پروفیل اسیدهای چرب نمونه ها به دست آمد.

## - تغذیه ماهی قزل آلا با آرتمیای غنی شده:

تست و انجام مرحله دوم که بر روی تعداد ۵۰۰ لارو ماهیان تازه به تغذیه افتاده ماهی قزل آلا بود، برای این کار، کارگاه تکثیر و پرورش ماهی سردآبی زیوه واقع در کیلومتر ۳۷ ارومیه به دلایل داشتن امکانات کافی و انجام عملیات تکثیر ماهی قزل آلا انتخاب و انجام شد. در این مرحله در بخشی از سالن تکثیر این کارگاه ۶ تراف مستطیلی با ظرفیت کلی هر کدام ۴۰ لیتر آب و هر تراف با ۵۰۰ قطعه لارو ماهیانی که تقریباً دو سوم از کیسه زرده خود را جذب و در حال شروع به تغذیه خارجی بودند و دارای میانگین وزنی  $2 \pm 100$  میلی گرم بودند، با تراکم ۲۵ قطعه در هر لیتر با (ظرفیت آبی ۲۰ لیتر) به شرح ذیل بود (شکل ۱۱-۲۱).

## تیمارها:

- تراف ۱- تیمار یک: تراف شاهد مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره معمولی کارگاه.
- تراف ۲- تیمار دو: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره به انضمام نائوپلی آرتمیای بدون غنی شدگی.
- تراف ۳- تیمار سه: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره به انضمام نائوپلی غنی شده با روغن سلکوی
- تراف ۴- تیمار چهار: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده با غذای کنسانتره به انضمام نائوپلی غنی شده از امولسیون شماره ۱

تراف ۵- تیمار پنج: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده غذای کنسانتره به انضمام با نائوپلی غنی شده از امولسیون شماره ۲

تراف ۶- تیمار شش: تراف مخصوص لاروهای تازه به تغذیه افتاده غذای کنسانتره به انضمام با نائوپلی غنی شده از امولسیون شماره ۳



شکل شماره ۱۱ و ۱۲: نمونه کنسانتره مورد استفاده و تراف ها

کلیه شرایط دمایی ۱۲ درجه سانتی گراد، اکسیژن دهی (تنظیم آب ورودی) معادل ۷ میلی گرم در لیتر، pH ۷,۸ برای تمامی تیمارها در شرایط یکسان سالن تکثیر کارگاه زیوه بودند.

### غذا دهی:

غذای آغازین لارو از نوع استارتر SFT00 به شکل گرانولی با سایز ۰,۴ الی ۰,۷ میلی متر با ترکیب (۴۸ درصد پروتئین، ۱۲ درصد چربی خام، ۱۳ درصد خاکستر، ۲,۵ درصد فیبر، ۱,۵ درصد فسفر و ۱۱ درصد رطوبت بود. جهت سهولت و کاهش درصد خطا، عملیات تفریح سیست ها و غنی سازی ناپلیوس ها و غذادهی به لاروها در همان کارگاه به مدت یک ماه انجام شد. برنامه ریزی زمان آن به شکل جدول ذیل بود:

جدول شماره ۴: برنامه زمانی

روز	ضد عفونی هچ	جمع آوری لاروها	انجام عملیات غنی سازی	جمع آوری لاروهای غنی شده	تغذیه لاروها
یک روز قبل از شروع تغذیه	۸ صبح	۱۰ صبح روز بعد	مدت ۱۲ ساعت	۱۲ شب روز بعد	روز دوم پس از هچ

برنامه زمانی از لحاظ عملی طوری تنظیم شد که صبح ۲ روز قبل ساعت ۸ صبح سیست های آرتمیاهای ضد عفونی و عمل تخم گشایی در کارگاه انجام شود. ۲۴ الی ۲۶ ساعت بعد (ساعت ۱۰ صبح روز بعد) ناپلی های اینستار یک جمع شده و طبق برنامه عملیات غنی سازی انجام شود. ۱۲ الی ۱۳ ساعت بعد (ساعت ۲۲ الی روز دوم) ناپلی های غنی شده و ناپلی های غنی نشده جمع آوری جدا سازی و جهت غذادهی به لاروها اقدام می شد. این برنامه به مدت ۳۰ روز تکرار شد (Lavens et al, 1995).

هر روز صبح تعداد تلفات هر حوضچه شمارش ثبت و به آرامی مرده ها از تراف ها با سیفون خارج می شدند. فاکتورهای فیزیکوشیمیایی آب نیز هر روز کنترل می شد و فیلترها و تورهای خروجی آب تراف ها هر روز تمیز می شدند. به منظور آگاهی از عملکرد تیمارها هر روز در طول دوره پرورش حرکات و رفتارهای تغذیه ای ماهی ها مانند نحوه شنا کردن، گرفتن غذاهای پلت شده و ناپلیوس آرتمیا ها و ناهنجاری هامورد مشاهده و بررسی قرار می گرفت. جهت بیومتری لاروها (اندازه گیری رشد طولی و وزنی) تر و خشک نمونه ها در پایان روز سی ام کاملاً تصادفی عمل شده جهت بیومتری لاروها از یک ترازوی دیجیتال با دقت ۰٫۱ گرم و یک خط کش میلی متری استفاده شد. (Vanstappen et al. 1996)

با توجه به مقادیر طول کل و وزن های اندازه گیری شده ماهی ها، شاخص های رشد با استفاده از روابط زیر محاسبه و ارزیابی شد:

$$K\% = \text{FBW}/\text{TL}^3 \times 100$$

K%: در صد ضریب چاقی

TL: میانگین طول نهایی بر حسب سانتی متر در هر تیمار

FBW: میانگین وزن نهایی در هر تیمار (Martinez – Lorens et al., 2007).

تمام داده ها با استفاده از روش آنالیز واریانس یک طرفه ONE\_WAY ANOVA مورد ارزیابی قرار گرفتند. زمانی که اختلاف معنی دار بود،  $p \leq 0.05$  از تست آنالیز واریانس یک طرفه و آزمون دانکن با نرم افزار SPSS، و EXCEL مورد تجزیه و تحلیل قرار گرفتند.

### ۳- نتایج

#### ۳-۱- نتایج آنالیز ترکیبات روغن غنی ساز شرکت اینوه (روغن سلکو)

نتایج حاصل از سرچ اینترنتی و مهندسی معکوس از ساختار ترکیبی روغن ساز وارداتی از شرکت INVE بلژیکی به شرح جدول شماره ۵ بدست آمد:

جدول شماره ۵- درصد ترکیبات تشکیل دهنده روغن غنی ساز سلکوی طبق بر چسب INVE:

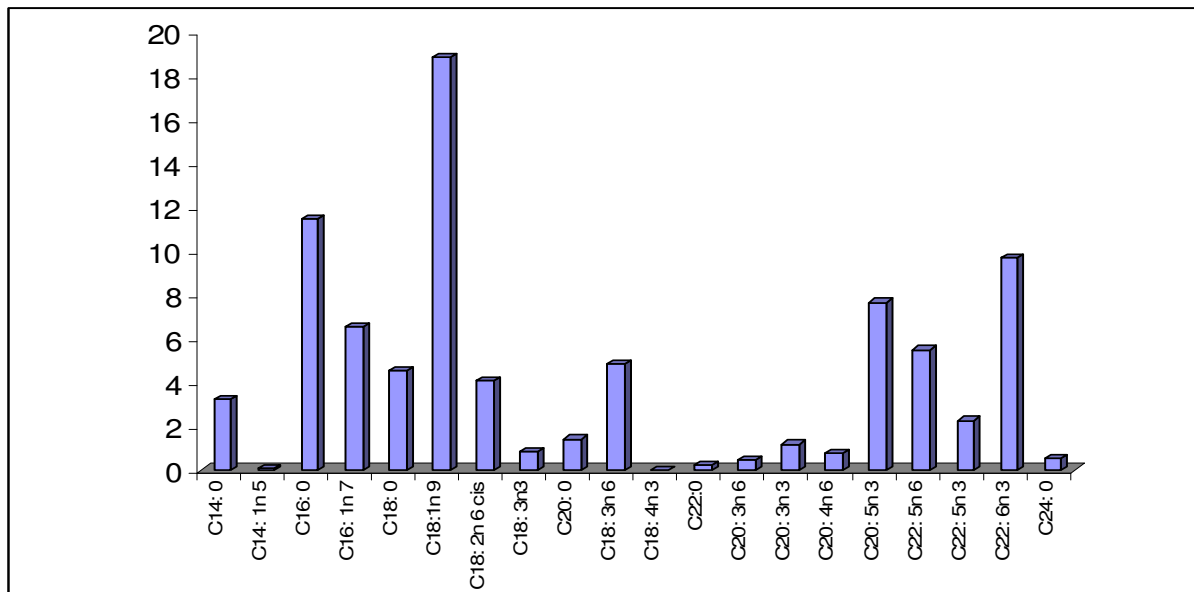
درصد	نتایج آنالیز آزمایشگاهی	درصد	نوع ترکیبات تشکیل دهنده طبق برچسب
۵۵	روغن خام	۶۷	روغن خام
۳	خاکستر خام	۱	خاکستر خام
۱/۵	ترکیبات فیبری	۱	ترکیبات فیبری
۰/۰۲	ترکیبات فسفری	۰,۰۲	ترکیبات فسفری
3/600mg/kg	ویتامین E	3/600mg/kg	ویتامین E
150000Iu	ویتامین D <sub>۳</sub>	150000Iu	ویتامین D <sub>۳</sub>
800mg/kg	ویتامین C	800mg/kg	ویتامین C
1/5000000IU	ویتامین A	1/5000000IU	ویتامین A
نامعلوم	آنتی اکسیدان (BHA)	نامعلوم	آنتی اکسیدان (BHA)
۳۵	رطوبت	۳۰	رطوبت
نامعلوم	امولسیفایر	نامعلوم	امولسیفایر

نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسیدهای چرب تشکیل دهنده روغن غنی ساز تجاری سلکو در روش گاز کروماتوگرافی انجام شده در آزمایشگاه جهاد دانشگاهی به شرح جدول شماره ۶ بدست آمد:



جدول شماره ۶- نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های چرب امولسیون غنی ساز تجاری:

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نوع اسید چرب تشکیل دهنده
C14: 0	۳,۲۳	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۰,۰۸	اسید تترادکانوئیک 7 -
C16: 0	۱۱,۴۸	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۶,۵۳	پالمیتولنیک اسید
C18: 0	۴,۵۵	استئاریک اسید
C18:1n 9	۱۸,۸۶	اولئیک اسید
C18: 2n 6 cis	۴,۱۱	لینولنیک اسید
C18: 3n3	۰,۸۷	آلفا-لینولنیک اسید
C20: 0	۱,۴۳	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۴,۸۷	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰,۰۲	- آلفا - لینولنیک اسید 5 - 9-12-15
C22:0	۰,۲۴	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۰,۴۹	دی همو گاما- لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۱,۲۱	ایکوزاپنتانوئیک اسید ( EPA - 5-8-11 )
C20: 4n 6	۰,۷۸	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3		5-8-11-14-17-ایکوزاپنتانوئیک اسید ( EPA )
C22: 5n 6	۵,۵۱	4-7-10-13-16-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C22: 5n 3	۲,۲۸	7-10-13-16-19-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C22: 6n 3	۹,۶۸	7-10-13-16-19-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C24: 0	۰,۵۴	تتراکوزانوئیک اسید
////	۲۱,۴۷	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
/////	۲۵,۴۸	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند ( MUFA )
/////	۳۷,۴۷	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند) ( PUFA )



نمودار شماره ۱- نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسیدهای چرب امولسیون غنی ساز تجاری:

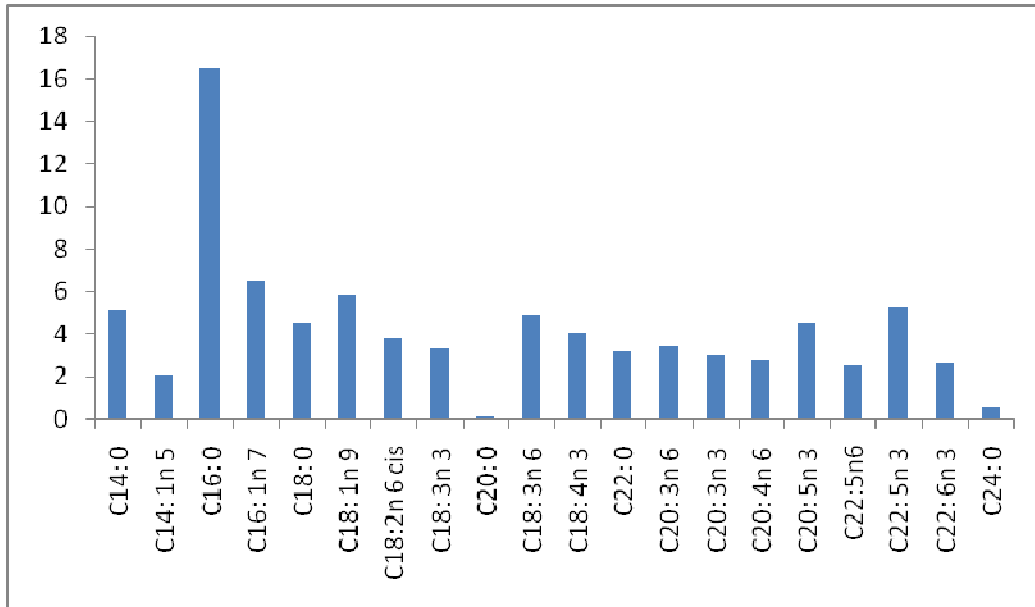
### ۲-۳- نتایج درصد و آنالیز چربی مستخرجه از ضایعات چشمی تن ماهیان

چربی ضایعات چشمی تن ماهیان که با روش Bligh & Dyer سال ۲۰۰۰ استخراج شد، به میزان  $25 \pm 3$  درصد وزن تر نمونه ها بدست آمد و این روغن نیز مورد تجزیه برای مشخص شدن پروفیل و درصد اسیدهای چرب آن قرار گرفت و نتایج شان به شرح جدول شماره ۷ بدست آمد:

جدول شماره ۷- نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های چرب روغن مستخرج از ضایعات چشمی تن ماهیان

نمونه روغن چشم تن ماهیان	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نمایه اسید چرب
مریستیک اسید	۵,۱۶	C14: 0
اسید تترادکانوئیک 7 -	۲,۰۸	C14: 1n 5
پالمیتیک اسید	۱۶,۴۸	C16: 0
پالمیتولنیک اسید	۶,۵۳	C16: 1n 7
استئاریک اسید	۴,۵۵	C18: 0
اولئیک اسید	۵,۸۶	C18: 1n 9
لینولنیک اسید	۳,۸۰	C18:2n 6 cis
آلفا-لینولنیک اسید	۳,۳۷	C18: 3n 3
آراشیدیک اسید	۰,۱۰	C20: 0
گاما لینولنیک	۴,۸۷	C18: 3n 6
- آلفا - لینولنیک اسید 5 - 9-12-15	۴,۰۲۵	C18: 4n 3
دوکوزانوئیک اسید	۳,۲۴	C22: 0
دی همو گاما- لینولنیک اسید	۳,۴۹	C20: 3n 6
ایکوزاپنتانوئیک اسید ( EPA - 5-8-11 )	۳,۰۲	C20: 3n 3
آراشیدونیک اسید	۲,۷۸	C20: 4n 6
-5-8-11-14-17-ایکوزاپنتانوئیک اسید ( EPA )	۴,۵۷	C20: 5n 3
-4-7-10-13-16-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)	۲,۵۱	C22:5n6
-7-10-13-16-19-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)	۵,۲۸	C22: 5n 3
-7-10-13-16-19-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)	۲,۶۸	C22: 6n 3
تتراکوزانوئیک اسید	۰,۵۴	C24: 0
میزان کل اسید های چرب اشباع ( SFA )	۳۰,۰۹	////
میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند ( MUFA )	۱۴,۴۸	////
میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA	۴۰,۴۳	////

میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۳۰ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب  
 میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۱۴,۴۸ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع  
 چند باند (PUFA) ۴۰,۴۳ و میزان آراشیدونیک آن ۳,۴۹ درصد به دست آمد.



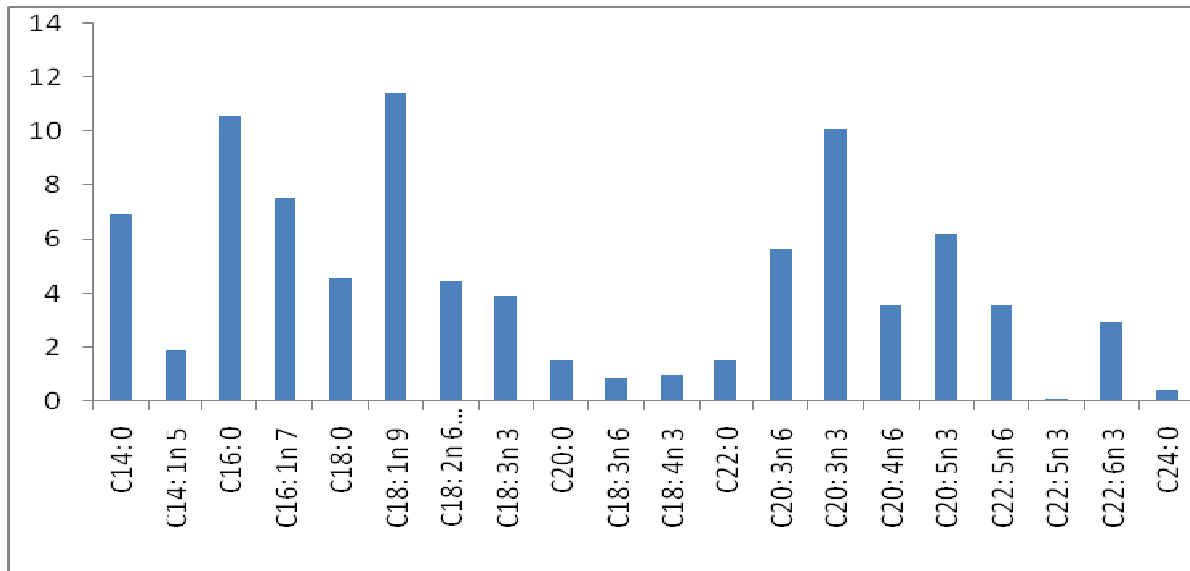
نمودار شماره ۲- نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسید های چرب روغن مستخرج از ضایعات چشمی تن ماهیان:

نتایج آنالیز پروفیل و ترکیب اسیدهای چرب کبد کوسه ماهی از نمونه مستخرجه به روش سنتی طبق جدول شماره ۴ بدست آمد.

جدول شماره ۸: نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های چرب جگر کوسه ماهی مستخرجه به روش سنتی

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نوع اسید چرب
C14: 0	۶,۹۲	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۱,۸۸	اسید تترادکانوئیک 7 -
C16: 0	۱۰,۵۶	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۷,۵۴	پالمیتولنیک اسید
C18: 0	۴,۵۵	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۱۱,۴۳	اولئیک اسید
C18: 2n 6 cis	۴,۴۶	لینولنیک اسید
C18: 3n 3	۳,۹۰	آلفا-لینولنیک اسید
C20: 0	۱,۵۴	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۰,۸۷	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰,۹۸	- آلفا - لینولنیک اسید 5 - 9-12-15
C22: 0	۱,۵۴	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۵,۶۵	دی همو گاما- لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۱۰,۱۲	ایکوزاپنتانوئیک اسید (EPA) (5-8-11 -
C20: 4n 6	۳,۵۴	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۶,۲۱	-5-8-11-14-17- ایکوزاپنتانوئیک اسید EPA )
C22: 5n 6	۳,۵۵	-4-7-10-13-16- دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA
C22: 5n 3	۰,۰۸	-7-10-13-16-19- دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA )
C22: 6n 3	۲,۹۲	-7-10-13-16-19- دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA )
C24: 0	۰,۴۱	تتراکوزانوئیک اسید
////////	۲۴,۵۰	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
////////	۱۹,۶۵	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
////////	۳۴,۲۴	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA

میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۲۴/۵ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۱۹/۵۶ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) ۳۴/۲۴ و میزان آراشیدونیک آن ۳/۴۵ درصد و LA آن ۴,۴۶ درصد و ALA ۵/۰۸ آن درصد به دست آمد.



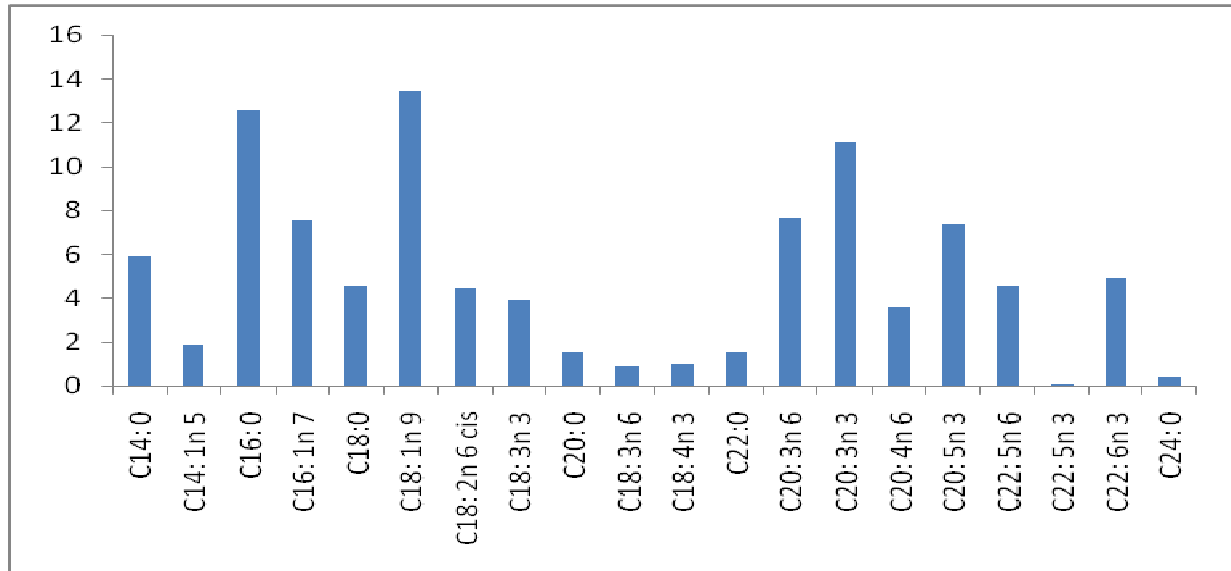
نمودار شماره-۳: نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسید های چرب کبد کوسه ماهی مستخرجه به روش سنتی

نتایج آنالیز پروفیل و ترکیب اسیدهای چرب کبد کوسه ماهی از نمونه مستخرجه به روش صنعتی طبق جدول شماره ۹ بدست آمد.

جدول شماره ۹: نتایج آنالیز پروفیل و در صد اسید های چرب کبد کوسه ماهی مستخرجه به روش صنعتی

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نمونه روغن کبد کوسه ماهی مستخرجه به روش صنعتی
C14: 0	۵,۹۲	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۱,۸۸	اسید تترادکانوئیک 7-
C16: 0	۱,۵۶	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۷,۵۴	پالمیتولنیک اسید
C18:0	۴,۵۵	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۱۳۴۳	اولئیک اسید
C18: 2n 6 cis	۴,۴۱۶	لینولنیک اسید
C18: 3n 3	۳,۹۰	آلفا-لینولنیک اسید
C20: 0	۱,۵۴	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۰,۸۷	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰,۹۸	- آلفا - لینولنیک اسید 5-9-12-15
C22:0	۱,۵۴	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۷,۶۵	دی همو گاما-لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۱۱,۱۲	ایکوزاپنتانوئیک اسید (EPA) 5-8-11-
C20: 4n 6	۳,۵۴	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۷,۳۴	-5-8-11-14-17- ایکوزاپنتانوئیک اسید (EPA)
C22: 5n 6	۴,۵۵	-4-7-10-13-16- دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C22: 5n 3	۰,۰۸	(7-10-13-16-19-) دوکوزاپنتانوئیک اسید DHA
C22: 6n 3	۴,۹۲	(7-10-13-16-19-) دوکوزاپنتانوئیک اسید DHA
C24: 0	۰,۴۱	تتراکوزانوئیک اسید
///////	۲۷,۵	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
///////	۲۰,۸۵	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
///////	۴۲,۲۸	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA

میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۲۷,۵ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۲۰,۸۵ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) ۴۲,۲۸ و میزان آراشید و نیک آن ۳,۵۴ درصد و LA آن ۴,۴۶ درصد و ۴/۰۷ ALA آن درصد به دست آمد.



نمودار شماره ۴-: نتایج آنالیز پروفیل و در صد اسید های چرب کبد کوسه ماهی مستخرجه به روش صنعتی

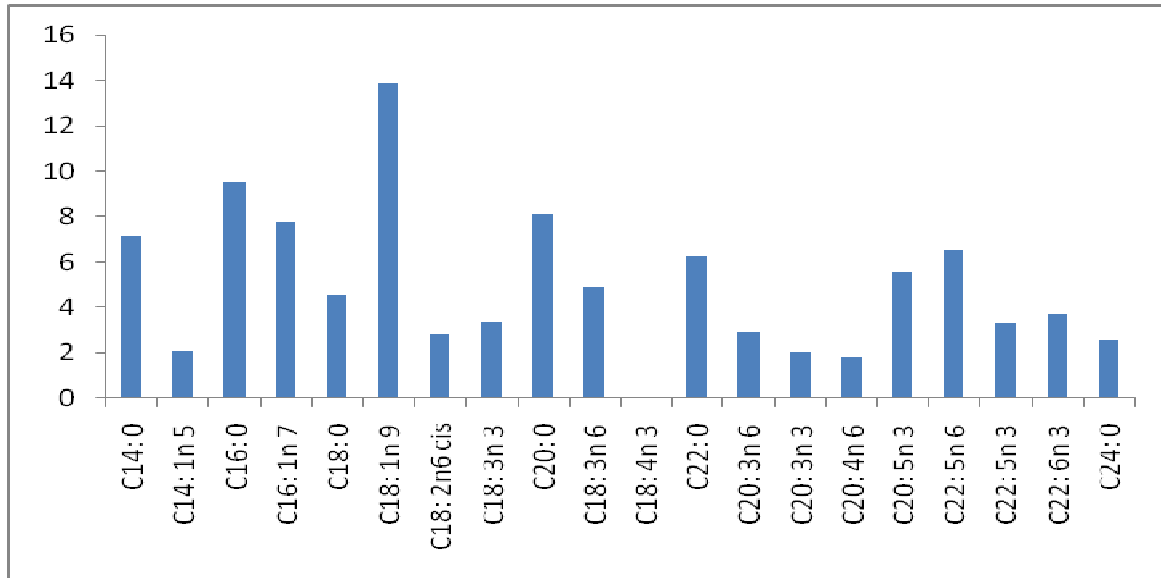
از استخراج چربی از ماهی مرکب به روش Bligh & Dyer راندمان استحصال معادل  $3 \pm 13$  درصد به دست آمد که مورد تجزیه برای مشخص شدن پروفیل و در صد اسید های چرب قرار گرفت و نتایج آن به شرح جدول شماره ۱۰ بدست آمد:



جدول شماره ۱۰- نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های چرب روغن مستخرج از ماهی مرکب :

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نمونه روغن مستخرجه از ماهی مرکب
C14: 0	۷,۱۶	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۲۰,۸	اسید تترادکانوئیک 7 -
C16: 0	۹,۴۸	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۷,۷۶	پالمیتولنیک اسید
C18: 0	۴,۵۵	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۱۳,۸۶	اولئیک اسید
C18: 2n6 cis	۲,۸۰	لینولنیک اسید
C18: 3n 3	۳,۳۷	آلفا-لینولنیک اسید
C20: 0	۸,۱	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۴,۸۷	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰,۰۲	- آلفا - لینولنیک اسید 5 - 9-12-15
C22: 0	۶,۲۴	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۲,۹۲	دی همو گاما- لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۲,۰۲	ایکوزاپنتانوئیک اسید (EPA) 5-8-11 -
C20: 4n 6	۱,۷۸	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۵,۵۷	-5-8-11-14-17- ایکوزاپنتانوئیک اسید EPA )
C22: 5n 6	۶,۵۱	-4-7-10-13-16- دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C22: 5n 3	۳,۲۸	-7-10-13-16-19- دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C22: 6n 3	۳,۶۸	-7-10-13-16-19- دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C24: 0	۲,۵۴	تتراکوزانوئیک اسید
////////	۳۸,۰۹	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
////////	۳۵,۴۸	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
////////	۲۲,۸۶	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA

میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۳۸,۰۹ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۳۵,۴۸ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۲۲,۸۶ و میزان آراشیدونیک آن ۱,۷۸ درصد و LA آن ۲,۸۰ درصد و ALA آن ۴,۸۷ درصد به دست آمد.



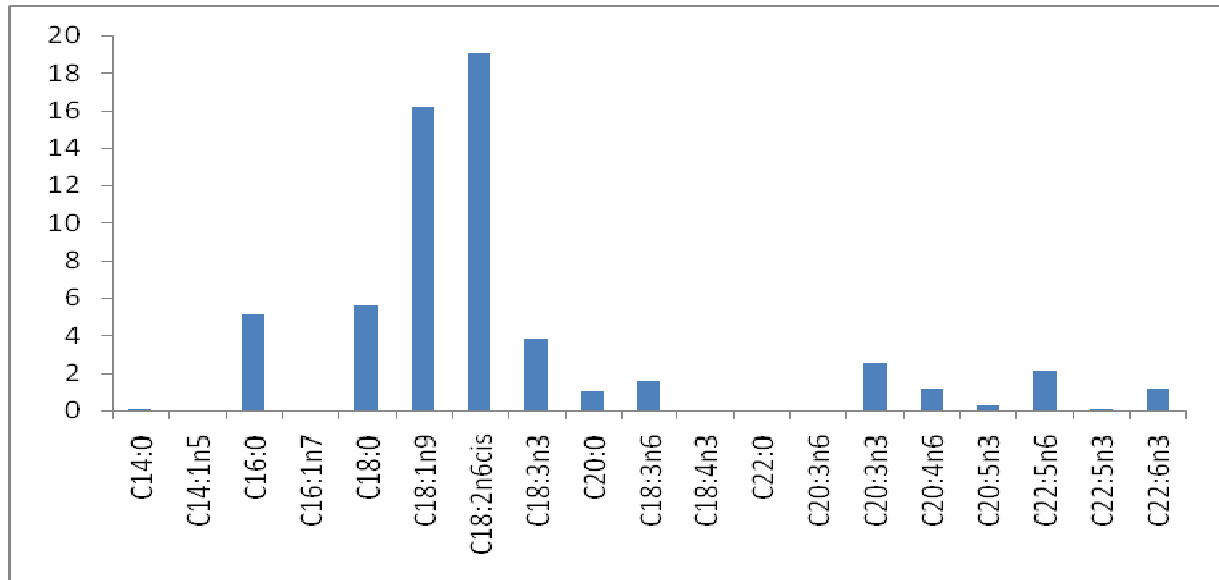
نمودار شماره ۵- نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسید های چرب روغن مستخرج از ماهی مرکب

نتایج آنالیز ترکیب و پروفیل اسیدهای چرب روغن ضایعاتی کارخانجات آفتابگردان نیز مورد تجزیه قرار گرفت و نتایج آن به شرح جداول شماره ۱۱ بدست آمد:

جدول شماره - ۱۱: نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسید های چرب روغن ضایعات کارخانجات آفتابگردان

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نمونه روغن آفتابگردان (ضایعاتی)
C14:0	۰,۰۸	مریستیک اسید
C14:1n5	۰	اسید تترادکانوئیک 7-
C16:0	۵,۱۵	پالمیتیک اسید
C16:1n7	۰,۰۳	پالمیتولنیک اسید
C18:0	۵,۵۹	استئاریک اسید
C18:1n9	۱۶,۱۷	اولئیک اسید
C18:2n6cis	۱۹,۰۴	لینولنیک اسید
C18:3n3	۳,۸۵	آلفا-لینولنیک اسید
C20:0	۱,۰۳	آراشیدیک اسید
C18:3n6	۱,۵۸	گاما لینولنیک
C18:4n3	۰,۰۵	- آلفا - لینولنیک اسید 5-9-12-15
C22:0	۰	دوکوزانوئیک اسید
C20:3n6	۰	دی همو گاما- لینولنیک اسید
C20:3n3	۲,۵۴	ایکوزاپنتانوئیک اسید (EPA) 5-8-11-
C20:4n6	۱,۲۱	آراشیدونیک اسید
C20:5n3	۰,۲۸	-17-14-11-8-5 ایکوزاپنتانوئیک اسید EPA)
C22:5n6	۲,۱۷۵	-16-13-10-7-4 دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C22:5n3	۰,۰۹	-19-16-13-10-7 دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C22:6n3	۱,۲۱	-19-16-13-10-7 دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA)
C24:0	۰,۲۸	تتراکوزانوئیک اسید
////////	۷,۱۴	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
////////	۵۶,۲۰	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
////////	۳۳,۷۸	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA

میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۷,۱۴ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۵۶,۲۰ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۳۳,۷۸ و میزان آراشیدونیک آن ۱,۲۱ درصد و LA آن ۱۹,۰۴ درصد و ALA آن ۵,۸۵ درصد به دست آمد. لازم به توضیح است که این ضایعات در چرخه تولید کارخانجات فرآوری روغنهای مذکور به دلایل مختلف از چرخه مصرف انسانی حذف می شوند.



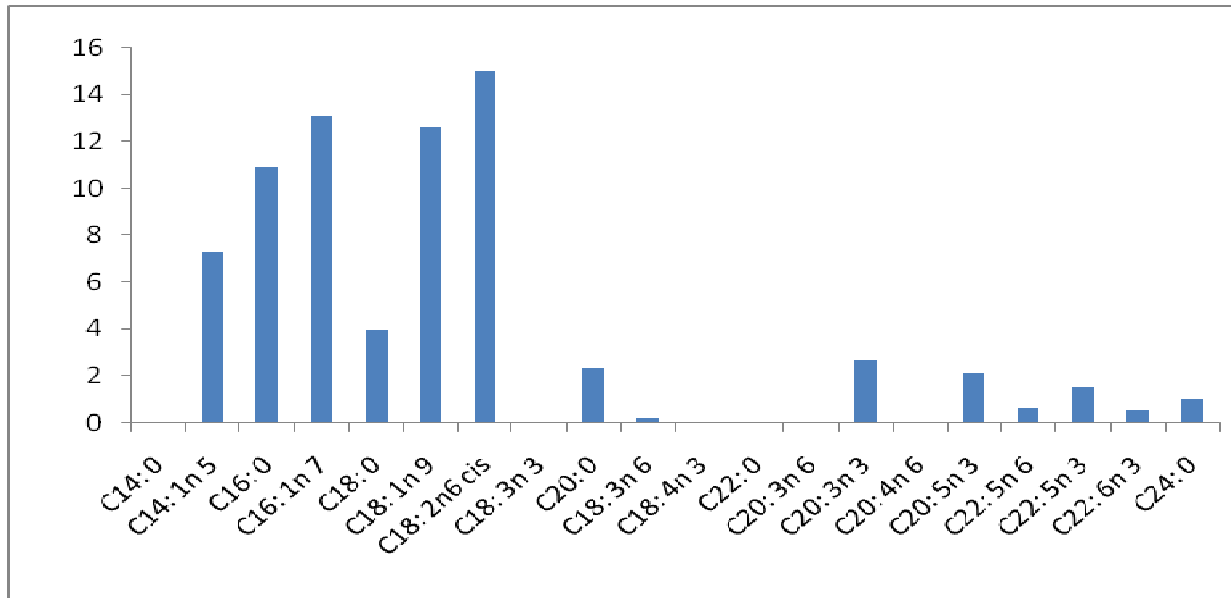
#### نمودار شماره ۶-: نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های چرب روغن ضایعات کارخانجات آفتابگردان

نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسیدهای چرب روغن ضایعاتی کارخانجات فرآوری زیتون که به روش های سنتی و صنعتی در حوزه شمالی کشورمان به تعداد زیاد فعالیت دارند، لازم به توضیح است که این ضایعات در چرخه تولید کارخانجات فرآوری روغن های مذکور به دلایل مختلف از چرخه مصرف انسانی حذف می شوند، و به عنوان یک منبع برای فرمولاسیون امولسیون های غنی ساز آرتیمیا مورد استفاده قرار گرفت مورد تجزیه قرار گرفت، و نتایج آن به شرح جداول شماره ۱۲ بدست آمد:

جدول شماره -۱۲: نتایج آنالیز پروفیل و در صد اسید های چرب روغن ضایعات کارخانجات فرآوری زیتون:

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نام سیستماتیک اسید چرب
C14: 0	۳,۱	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۷,۳	اسید تترادکانوئیک 7 -
C16: 0	۱۰,۹۳	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۱۳,۱	پالمیتولنیک اسید
C18: 0	۳,۹۸	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۱۲,۶۲	اولئیک اسید
C18: 2n6 cis	۱۵,۰۰	لینولنیک اسید
C18: 3n 3	۰,۰۵	آلفا-لینولنیک اسید
C20: 0	۲,۳۲	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۰,۲۴	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰	- آلفا - لینولنیک اسید 5 - 9-12-15
C22: 0	۰	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۰	دی همو گاما- لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۲,۶۵	ایکوزاپنتانوئیک اسید (EPA) (5-8-11 -
C20: 4n 6	۰	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۲,۱۲	5-8-11-14-17-ایکوزاپنتانوئیک اسید EPA )
C22: 5n 6	۰,۶۵	4-7-10-13-16-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA
C22: 5n 3	۱,۵۴	7-10-13-16-19-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA )
C22: 6n 3	۰,۵۳	7-10-13-16-19-دوکوزاپنتانوئیک اسید (DHA )
C24: 0	۱,۰۵	تتراکوزانوئیک اسید
////////	۱۸,۱	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
////////	۲۳,۷۵	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
////////	۲۳,۵۹	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA ( )

میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۱۸,۱ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۲۳,۷۵ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۲۳,۵۹ و میزان آراشیدونیک آن ۰ درصد و LA آن ۱۵,۰۰ درصد و ALA آن ۰,۳۴ درصد به دست آمد. لازم به توضیح است که این ضایعات در چرخه تولید کارخانجات فرآوری روغن های مذکور به دلایل مختلف از چرخه مصرف انسانی حذف می شوند.



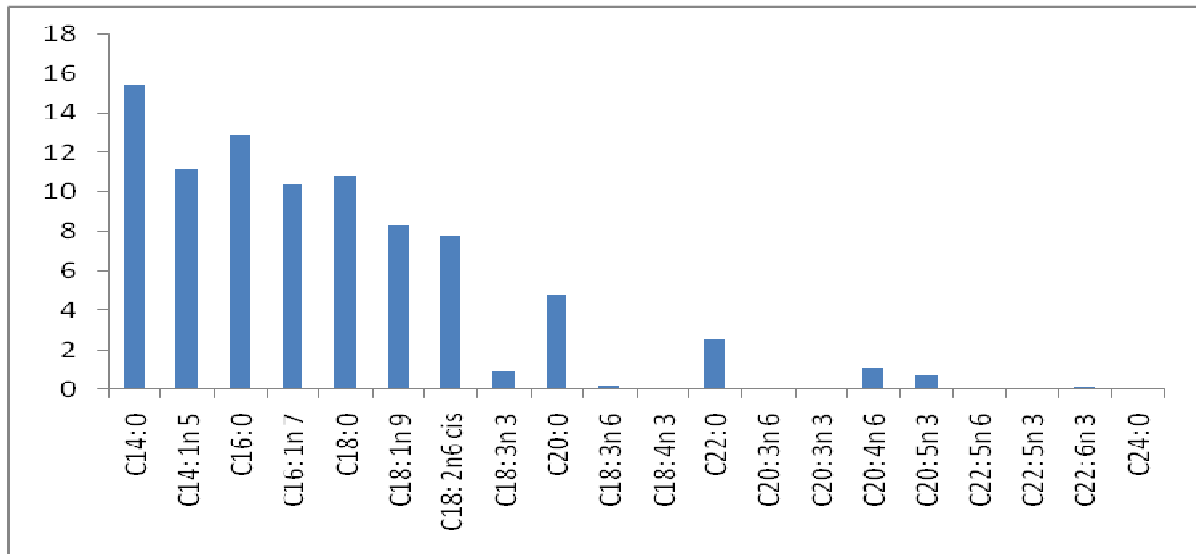
#### نمودار شماره ۷- نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسید های چرب روغن ضایعات کارخانجات فرآوری زیتون

نتایج آنالیز پروفیل و ترکیب اسید های چرب نمونه روغن های حیوانی که به روش های سنتی در منطقه از امعاء و احشاء گاو و گوسفند عمل آوری شده می تواند به عنوان یک منبع از چربی در فرمولاسیون سوسپانسیون ها مورد استفاده قرار گیرد به شرح ذیل طبق جدول شماره ۱۳ بدست آمد:

جدول شماره ۱۳: نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های روغن های حیوانی

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نمونه روغن حیوانی
C14: 0	۱۵,۴	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۱۱,۱۲	اسید تترادکانوئیک 7-
C16: 0	۱۲,۸۹	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۱,۳۶	پالمیتولنیک اسید
C18: 0	۱۰,۸۲	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۸,۳۰	اولئیک اسید
C18: 2n6 cis	۷,۷۸	لینولنیک اسید
C18: 3n 3	۰,۸۸	آلفا-لینولنیک اسید
C20: 0	۴,۸۲	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۰,۱۹	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰	5-9-12-15-5-آلفا-لینولنیک اسید
C22: 0	۲,۵	دو کوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۰	دی همو گاما-لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۰	EPA (5-8-11-ایکوزاپنتانوئیک اسید)
C20: 4n 6	۱,۱۱	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۰,۷۱	EPA (ایکوزاپنتانوئیک اسید-5-8-11-14-17)
C22: 5n 6	۰	DHA (دو کوزاپنتانوئیک اسید-4-7-10-13-16)
C22: 5n 3	۰,۰۴	DHA (دو کوزاپنتانوئیک اسید-7-10-13-16-19)
C22: 6n 3	۰,۱	دو کوزاپنتانوئیک اسید-7-10-13-16-19- DHA)
C24: 0	۰,۰۱	تتراکوزانوئیک اسید
////////	۴۵,۵۴	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
////////	۳۹,۱۶	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
////////	۱,۵	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA

میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۴۵,۵۴ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۳۹,۱۶ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۱۵,۵۰ و میزان آراشیدونیک آن ۱,۱۱ درصد و LA آن ۷,۷۸ درصد و ALA آن ۱,۸۸ درصد است. چربی حیوانی (پیه) روغنی جامد است که از ذخایر چربی امعاء و احشاء دام ها در منطقه فرآوری می شود، اساسا از اسید های چرب اشباع شده می باشد، و غیر قابل حل شدن در آب بوده و به میزان زیادی نیز تولید و مصرف دارد و می تواند به عنوان یک منبع دیگر در فرمولاسیون استفاده شود.



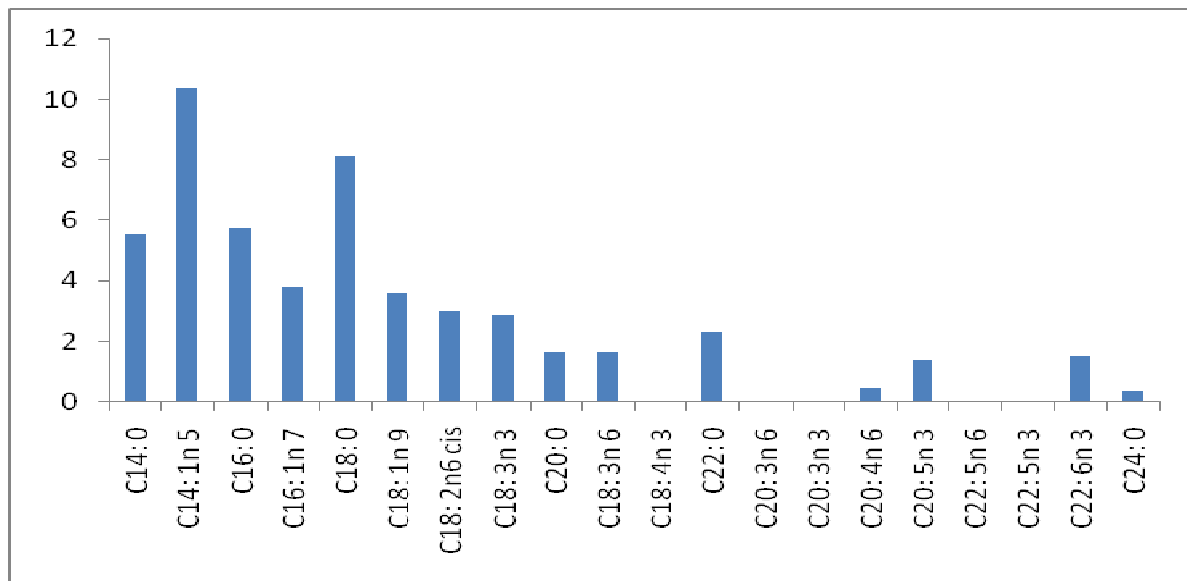
نمودار شماره ۸: نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های روغن های حیوانی



جدول شماره -۱۴: نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های چرب روغن کلزا

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نمونه روغن ضایعات کلزا
C14: 0	۵,۵۴	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۱۰,۳۶	اسید تترادکانوئیک 7-
C16: 0	۵,۷۶	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۳,۸	پالمیتونیک اسید
C18: 0	۸,۱	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۳,۶۱	اولئیک اسید
C18: 2n6 cis	۲,۹۸	لینولیک اسید
C18: 3n 3	۲,۸۸	آلفا-لینولیک اسید
C20: 0	۱,۶۵	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۱,۶۵	گاما لینولیک
C18: 4n 3	۰	5-9-12-15-5-آلفا-لینولیک اسید
C22: 0	۲,۳۲	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۰	دی همو گاما-لینولیک اسید
C20: 3n 3	۰	EPA (5-8-11- ) ایکوزاپنتانوئیک اسید
C20: 4n 6	۰,۴۶	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۱,۴	EPA ایکوزاپنتانوئیک اسید-5-8-11-14-17
C22: 5n 6	۰	DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-4-7-10-13-16-19)
C22: 5n 3	۰	DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-7-10-13-16-19)
C22: 6n 3	۱,۵۴	دوکوزاپنتانوئیک اسید -7-10-13-16-19- ) DHA
C24: 0	۰,۳۶	تتراکوزانوئیک اسید
///////	۱۵,۲۱	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
///////	۳۵,۶۸	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
///////	۸,۹۷	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA

نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسیدهای چرب روغن کلزا که در حوزه شمالی کشورمان به میزان زیاد کشت می شود و به عنوان یک منبع اسیدهای چرب برای فرمولاسیون امولسیون های غنی ساز آرتیمیا مورد استفاده قرار گرفت مورد تجزیه قرار گرفت، و نتایج آن نشان داد که میزان کل اسیدهای چرب اشباع (SFA) آن معادل ۱۵,۲۱ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسیدهای چرب میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۳۵,۶۸ و میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۸,۹۷ و میزان آراشیدونیک آن ۰,۴۶ درصد و LA آن ۲,۹۸ درصد و ALA آن ۱,۶۵ درصد به دست آمد.



نمودار شماره ۹- نتایج آنالیز پروفیل و درصد اسیدهای چرب روغن کلزا:

ساختار و درصد مواد تشکیل دهنده کنسانتره مورد استفاده در تغذیه لارو ماهی ها (SFT00) شرکت چینه بود که در تست های عملیات میدانی مورد استفاده قرار می گرفت، نیز مورد آنالیز قرار گرفت و نتایج آن به شرح جدول شماره ۱۵ به دست آمد:

جدول شماره ۱۵: ساختار و درصد مواد تشکیل دهنده کنسانتره SFT00

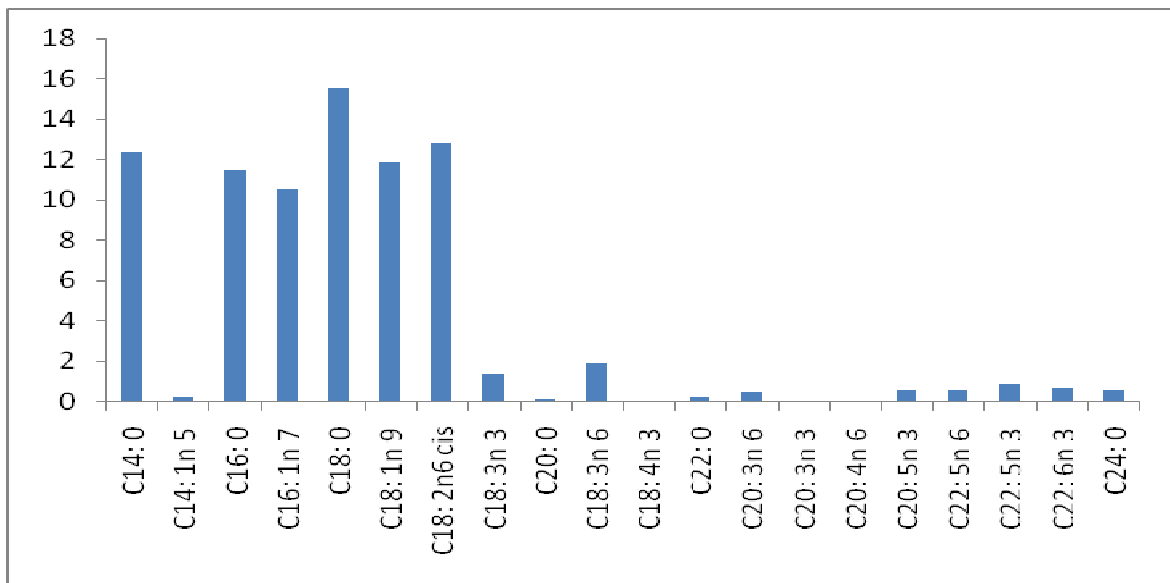
ترکیب	پروتئین	خاکستر	فیبر	چربی	رطوبت
درصد	۵۰	۴	۳	۱۵	۱۰

نتایج آنالیز پروفیل و در صد اسید های چرب کنسانتره غذایی مورد استفاده در تغذیه لارو ماهی ها (SFT00) شرکت چینه بود که در تست های عملیات میدانی مورد استفاده قرار می گرفت، نیز مورد آنالیز قرار گرفت و نتایج آن به شرح جدول شماره ۱۶ به دست آمد:

**جدول شماره - ۱۶ نتایج آنالیز پروفیل و در صد اسید های چرب کنسانتره غذایی مورد استفاده**

نمایه اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نوع اسید چرب
C14: 0	۱۲,۳۲	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۰,۱۸	اسید تترادکانوئیک 7 -
C16: 0	۱۱,۴۳	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۱۰,۵۳	پالمیتولنیک اسید
C18: 0	۱,۵۴	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۱۱,۸۶	اولئیک اسید
C18: 2n6 cis	۱۲,۸	لینولنیک اسید
C18: 3n 3	۱,۳۷	آلفا -لینولنیک اسید
C20: 0	۰,۱	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۱,۸۷	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰,۰۲	- آلفا - لینولنیک اسید 5 - 9-12-15
C22: 0	۰,۲۴	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۰,۴۹	دی همو گاما- لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۰,۰۲	ایکوزاپنتانوئیک اسید (EPA) 5-8-11 -
C20: 4n 6	۰	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۰	EPA (ایکوزاپنتانوئیک اسید-5-8-11-14-17)
C22: 5n 6	۰,۵۴	DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-4-7-10-13-16)
C22: 5n 3	۰,۸۷	DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-7-10-13-16-19)
C22: 6n 3	۰,۶۵	DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-7-10-13-16-19)
C24: 0	۰,۵۴	تتراکوزانوئیک اسید
///////	۴۰,۰۷	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
//////	۲۳,۴۸	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
///////	۱۹,۵۸	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA)

غذایی مورد استفاده در تغذیه لارو ماهی ها (SFT00) شرکت چینه بود، که در تست های عملیات میدانی مورد استفاده قرار می گرفت، نیز مورد آنالیز قرار گرفت و نتایج آن نشان داد که میزان کل اسید های چرب اشباع SFA آن معادل ۴۰,۰۷ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۲۳,۴۸ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۱۹,۵۸ و میزان آراشیدونیک آن درصد ۰ و LA آن ۱۲,۸ درصد و ALA آن ۳,۳۷ درصد به دست آمد.



#### نمودار شماره - ۱۰ نتایج آنالیز پروفیل ودر صد اسید های چرب کنسانتره غذایی مورد استفاده

پس از مشخص شدن ساختار ترکیبی امولسیون غنی ساز تجاری سلکو و دست یابی به مواد و ماتریال های داخلی برای فرمولاسیون سوسپانسیون های داخلی اقدام به تولید سه امولسیون روغن غنی ساز داخلی به ترتیب روغن امولسیون غنی ساز شماره های ۱ و ۲ و ۳ با درصد و ترکیب های متفاوت به شرح جداول ۱۶ و ۱۷ و ۱۸ شد.

جدول شماره ۱۶: نوع ترکیبات تشکیل دهنده روغن های غنی ساز ساخت داخل

نوع ترکیبات تشکیل دهنده امولسیون شماره ۱	درصد روغن	امولسیون شماره ۲	درصد روغن	امولسیون شماره ۳	درصد روغن
روغن خام	۶۵ (۳۵) درصد روغن دریایی + ۳۰ درصد ازمنبع روغن های نباتی	روغن خام	۶۵ (۲۵) درصد روغن دریایی + ۴۰ درصد ازمنبع روغنهای نباتی	روغن خام	۶۵ (۳۵) درصد روغن دریایی + ۱۵ درصد ازمنبع روغنهای نباتی
خاکستر خام	۱	خاکستر خام	۳	خاکستر خام	۱
ترکیبات فیبری: گندم و برنج	۱	ترکیبات فیبری	۱/۵	ترکیبات فیبری	۱
ترکیبات فسفری	۰,۰۲	ترکیبات فسفری	۰,۰۲	ترکیبات فسفری	۰,۰۲
ویتامین E	3/600mg/kg	ویتامین E	3/600mg/kg	ویتامین E	3/600mg/kg
ویتامین D <sub>۳</sub>	150000Iu	ویتامین D <sub>۳</sub>	150000Iu	ویتامین D <sub>۳</sub>	150000Iu
ویتامین C	800mg/kg	ویتامین C	800mg/kg	ویتامین C	800mg/kg
ویتامین A	1/5000000IU	ویتامین A	1/5000000IU	ویتامین A	1/5000000IU
آنتی اکسیدان (BHA)	۱	آنتی اکسیدان (BHA)	۱	آنتی اکسیدان (BHA)	۱
رطوبت	۳۰ درصد	رطوبت	۳۵ درصد	رطوبت	۳۰ درصد
امولسیفایر (لیستین) ...	۱ تا ۳ درصد	امولسیفایر (لیستین) ...	۱ تا ۳ درصد	امولسیفایر (لیستین) ...	۱ تا ۳ درصد

۱- در امولسیون غنی ساز اول سعی شد که میزان مجموع اسید های چرب غیر اشباع چند بانندی معادل ۲۰۰ میلی گرم در هر گرم وزن مرطوب آن  $\sum \Omega \geq 200 \text{mg/g/wt}$  باشد.

۲- در امولسیون غنی ساز دوم ساخت داخل / سعی شد که میزان مجموع اسید های چرب غیر اشباع چند بانندی معادل ۱۵۰ میلی گرم در هر گرم وزن مرطوب آن  $\sum \Omega 150 \text{mg/g/wt}$  باشد.

۳- در امولسیون غنی ساز سوم سعی شد که میزان مجموع اسید های چرب غیر اشباع چند بانندی معادل ۱۰۰ میلی گرم در هر گرم وزن مرطوب آن  $\sum \Omega 100 \text{mg/g/wt}$  باشد.

### امولسیفایرها:

برای افزایش قدرت امولسیفایرها از ترکیبی آنها ( لیستین، Tween 80 و عصاره ثعلب و گلیسرول ) استفاده شد . میزان مورد استفاده بین ۱ تا ۳ درصد از کل محلول می باشد. تا اندازه قطرات روغن ( فاز o در فاز w) در حد

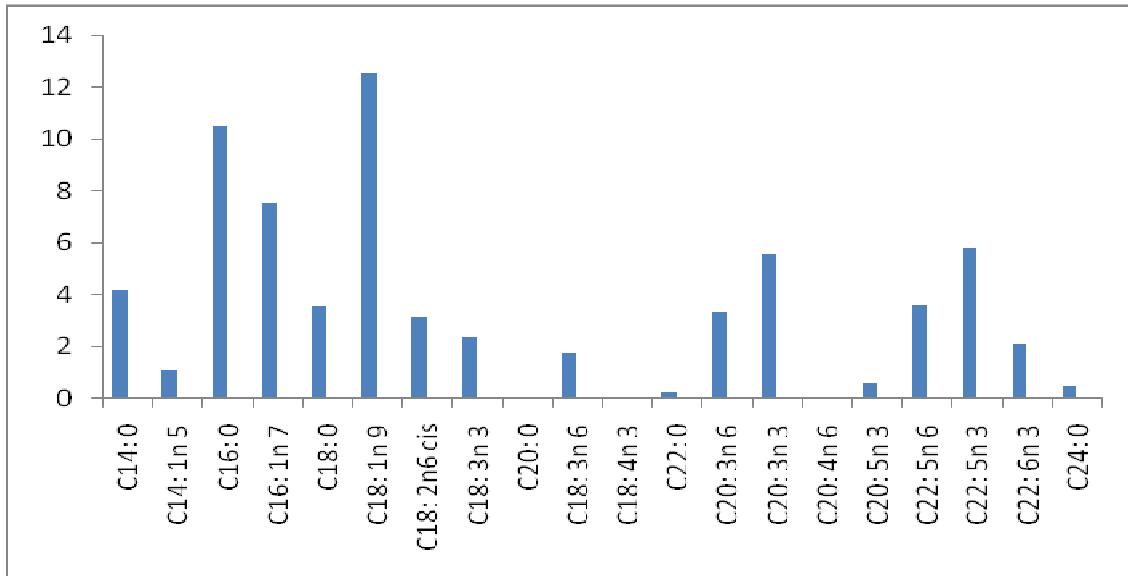
میکرونی به دست آید، رنگ شیری ترکیب حاصله بیانگر این بود که قطرات روغن بیش از یک میکرون می باشد. در تست میزان غلظت امولسیفایرها ی مختلط برای ایجاد قدرت امولسیون (Oil/Water) O/W یا ۲ سیستم ناهمگن مایع غیر قابل امتزاج باحداکثر پایداری بدست آمد، اندازه قطرات فازروغن بین یک تا ۷ میکرون اندازه گیری شد. سپس از سوسپانسیون های تهیه شده با امکانات داخلی از هر کدام برای تعیین پروفیل و در صد اسید های چرب ها نمونه برداری شده و به آزمایشگاه ارسال گردید که نتایج آنها به شرح جدول شماره ۱۶ می باشد:

جدول شماره ۱۶: نتایج آنالیز پروفیل و در صد اسید های چرب سوسپانسیون های تهیه شده با امکانات داخلی تیمار ۱ مورد استفاده در تغذیه لارو ماهی ها:

جدول شماره -۱۷: میزان و پروفیل اسید های چرب امولسیون شماره ۱

نمایه اسید چرب	درصد تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	میزان و پروفیل اسید های چرب امولسیون شماره ۱: نام سیستماتیک
C14: 0	۴,۱۶	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۱,۰۵	اسید تترادکانوئیک 7 -
C16: 0	۱۰,۴۸	پالمیتیک اسید
C16: 1n 7	۷,۵۴	پالمیتولنیک اسید
C18: 0	۳,۵۵	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۱۲,۵۴	اولئیک اسید
C18: 2n6 cis	۳,۱۲	لینولنیک اسید
C18: 3n 3	۲,۳۵	آلفا-لینولنیک اسید
C20: 0	۰	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۱,۷۵	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰,۰۲	5-9-12-15-5-آلفا-لینولنیک اسید
C22: 0	۰,۲۴	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۳,۳۳	دی همو گاما-لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۵,۵۴	EPA (5-8-11-17-19-ایکوزاپنتانوئیک اسید)
C20: 4n 6	۱,۰۸	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۰,۵۷	EPA (5-8-11-14-17-ایکوزاپنتانوئیک اسید)
C22: 5n 6	۳,۶	DHA (4-7-10-13-16-دوکوزاپنتانوئیک اسید)
C22: 5n 3	۵,۸	DHA (7-10-13-16-19-دوکوزاپنتانوئیک اسید)
C22: 6n 3	۲,۱۱	DHA (7-10-13-16-19-دوکوزاپنتانوئیک اسید)
C24: 0	۰,۴۵	تتراکوزانوئیک اسید
	۱۸,۳	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
	۲۰,۱۴	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
	۲۵,۳	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA)

و نتایج امولسیون شماره یک نشان داد که میزان کل اسید های چرب اشباع SFA آن معادل ۱۸,۸۳ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۲۰,۱۴ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۲۵,۳۰ و میزان آراشیدونیک آن ۱,۰۸ درصد و LA آن ۳,۱۲ درصد و ALA آن ۴,۳۵ درصد به دست آمد.



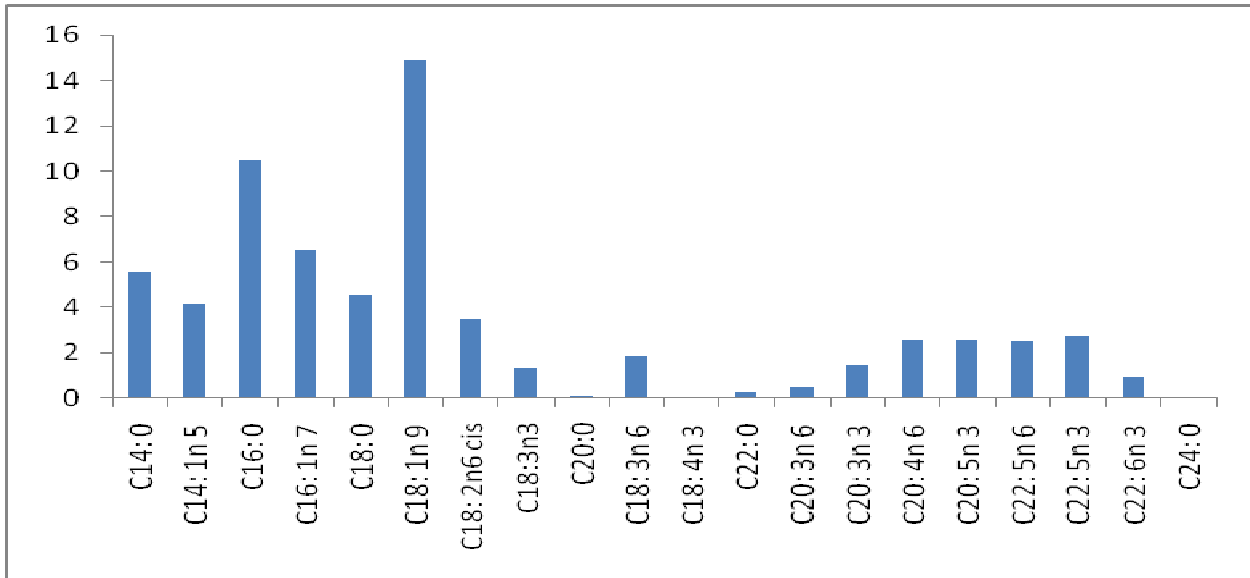
نمودار شماره -۱۱: میزان و پروفیل اسید های چرب امولسیون شماره ۱



جدول شماره ۱۸- میزان و پروفیل اسید های چرب امولسیون شماره ۲

نوع اسید چرب	درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نمونه آنالیز روغن امولسیون تولید داخل شماره ۲
C14: 0	۵,۵۵	مریستیک اسید
C14: 1n 5	۴,۱۲	اسید تترادکانوئیک 7 -
C16: 0	۱۰,۴۸	پالمیتک اسید
C16: 1n 7	۶,۵۳	پالمیتولنیک اسید
C18: 0	۴,۵۵	استئاریک اسید
C18: 1n 9	۱۴,۸۶	اولئیک اسید
C18: 2n6 cis	۳,۴۵	لینولنیک اسید
C18:3n3	۱,۳۲	آلفا-لینولنیک اسید
C20:0	۰,۱۰	آراشیدیک اسید
C18: 3n 6	۱۲,۶۸	گاما لینولنیک
C18: 4n 3	۰,۰۲	5 - 9-12-15 - 5 - آلفا - لینولنیک اسید
C22: 0	۰,۲۴	دوکوزانوئیک اسید
C20: 3n 6	۰,۴۹	دی همو گاما- لینولنیک اسید
C20: 3n 3	۱,۴۱	EPA (5-8-11 - ایکوزاپنتانوئیک اسید)
C20: 4n 6	۲,۵۵	آراشیدونیک اسید
C20: 5n 3	۲,۵۷۲	EPA (ایکوزاپنتانوئیک اسید-5-8-11-14-17)
C22: 5n 6	۲,۵۱	DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-4-7-10-13-16)
C22: 5n 3	۲,۷۵	DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-7-10-13-16-19)
C22: 6n 3	۰,۹۰	دوکوزاپنتانوئیک اسید -7-10-13-16-19- ) DHA
C24: 0	۰,۰۴	تتراکوزانوئیک اسید
	۲۰,۱۲	میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)
	۲۵,۱۸	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA)
	۱۸,۸۷	میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند PUFA

نتایج امولسیون شماره یک نشان داد که میزان کل اسید های چرب اشباع SFA آن معادل ۲۰,۱۲ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۲۵,۱۸ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۱۸,۸۷ و میزان آراشیدونیک آن ۲,۵۵ درصد و LA آن ۳,۴۵ درصد و ALA آن در ۳,۸۰ صد به دست آمد.

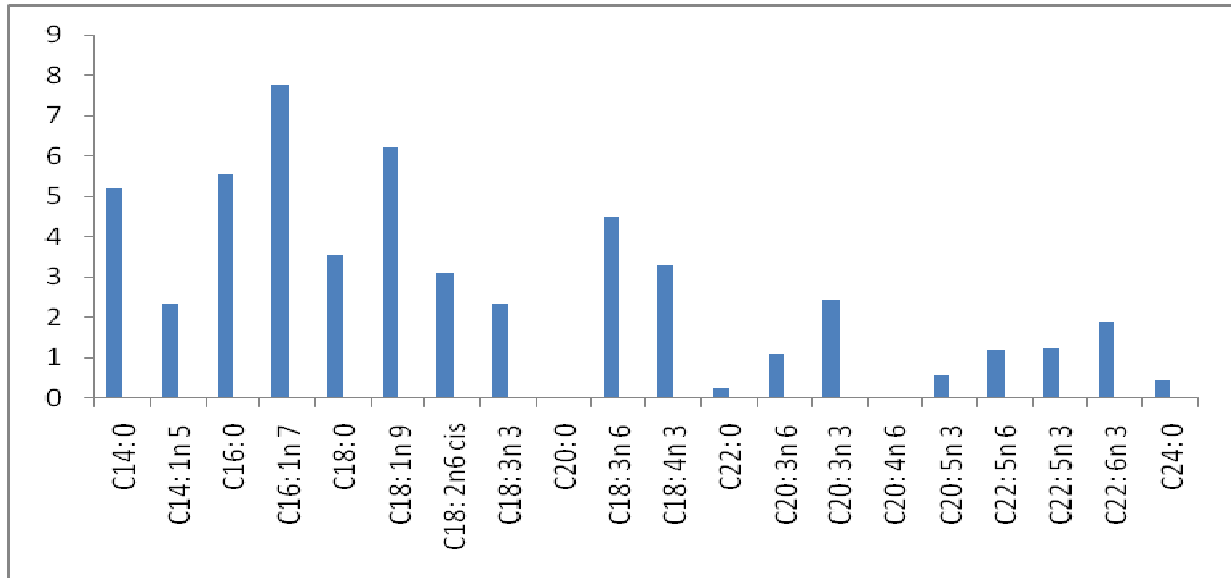


نمودار شماره ۱۲- میزان و پروفیل اسید های چرب امولسیون شماره ۲

جدول شماره -۱۹: میزان و پروفیل اسید های چرب امولسیون شماره ۳

نمونه آنالیز روغن امولسیون تولید داخل شماره ۳	درصد تشکیل دهنده از کل اسید های چرب	نمایه اسید چرب
مریستیک اسید	۵,۲۰	C14: 0
اسید تترادکانوئیک 7 -	۲,۳۴	C14: 1n 5
پالمیتیک اسید	۵,۵۵	C16: 0
پالمیتولنیک اسید	۷,۷۵	C16: 1n 7
استئاریک اسید	۳,۵۵	C18: 0
اولئیک اسید	۶,۲۲	C18: 1n 9
لینولنیک اسید	۳,۱۲	C18: 2n6 cis
آلفا -لینولنیک اسید	۲,۳۵	C18: 3n 3
آراشیدیک اسید	۰	C20: 0
گاما لینولنیک	۴,۵۰	C18: 3n 6
5 - 9-12-15 - 5 - آلفا - لینولنیک اسید	۳,۳۰	C18: 4n 3
دوکوزانوئیک اسید	۰,۲۴	C22: 0
دی همو گاما- لینولنیک اسید	۱,۱۰	C20: 3n 6
EPA (5-8-11 - ایکوزاپنتانوئیک اسید )	۲,۴۵	C20: 3n 3
آراشیدونیک اسید	۱,۰۸	C20: 4n 6
EPA (ایکوزاپنتانوئیک اسید-5-8-11-14-17-	۰,۵۷	C20: 5n 3
DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-4-7-10-13-16-	۱,۲۰	C22: 5n 6
DHA (دوکوزاپنتانوئیک اسید-7-10-13-16-19-	۱,۲۳	C22: 5n 3
دوکوزاپنتانوئیک اسید -7-10-13-16-19- ) DHA	۱,۹۰	C22: 6n 3
تتراکوزانوئیک اسید	۰,۴۵	C24: 0
میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA)	۱۱,۳۰	////////
میزان کل اسید های چرب غیراشباع تک باند (MUFA)	۱۸,۴۰	////////
میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA)	۲۲,۱۲	////////

و نتایج امولسیون شماره یک نشان داد که میزان کل اسیدهای چرب اشباع (SFA) آن معادل ۱۱,۳۰ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسیدهای چرب میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۱۸,۴۰ و میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۲۲,۱۲ و میزان آراشیدونیک آن ۱,۰۸ درصد و LA آن ۳,۱۲ درصد و ALA آن ۷,۵ درصد به دست آمد.



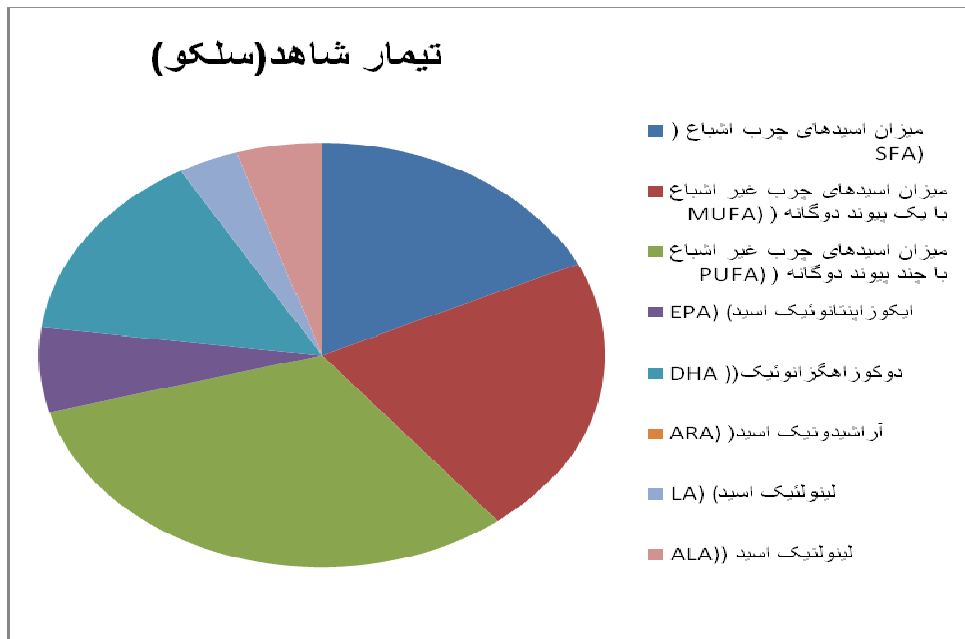
### نمودار شماره ۱۳- میزان و پروفیل اسیدهای چرب امولسیون شماره ۳

نتایج ساختار و درصد ترکیبی اسیدهای چرب اشباع (SFA)، اسیدهای چرب غیر اشباع با یک پیوند دو گانه (MUFA)، اسیدهای چرب غیر اشباع با چند پیوند دو گانه (PUFA) تیمارها ی (شاهد سلکو، کنسانتره، نائوپلی آرمیا، امولسیون شماره یک، امولسیون شماره دو، امولسیون شماره سه) به شرح جدول شماره ۱۹ به دست آمد:

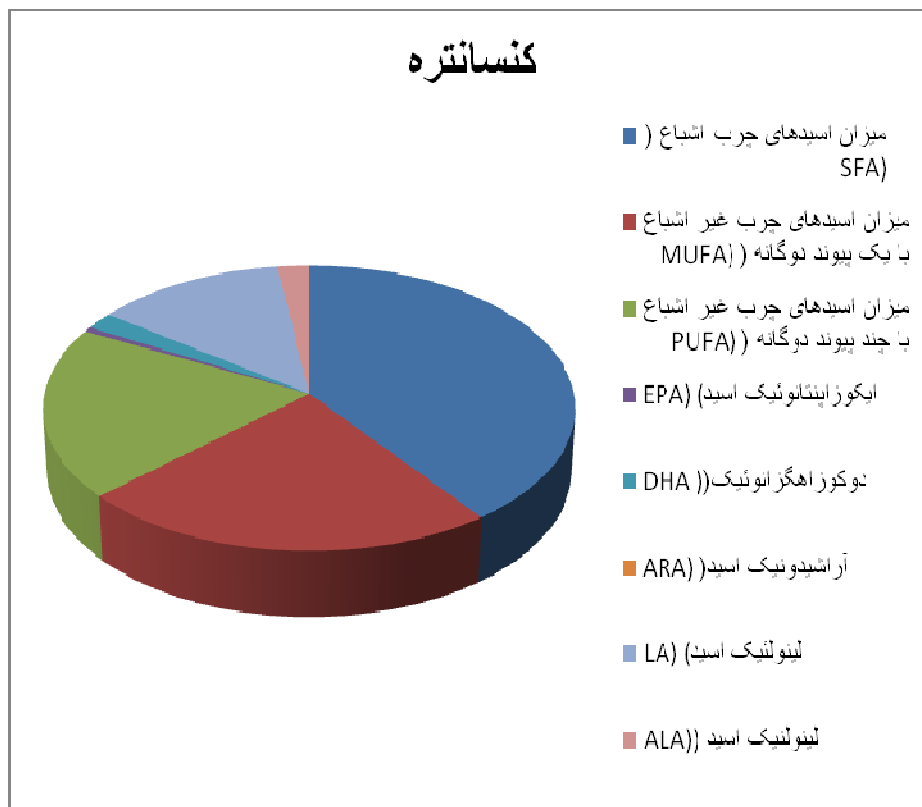
جدول شماره ۱۹: نتایج درصد چربی کل ساختار و در صد ترکیبی اسیدهای چرب (SFA, MUFA, PUFA, ARA) تیمارها

تیمار/درصد نوع اسید چرب	تیمار شاهد (سلکو)	کنسانتره	ناتوپلی ارتمیا	امولسیون شماره ۱	امولسیون شماره ۲	امولسیون شماره ۳
میزان اسیدهای چرب اشباع (SFA)	۲۱,۴۷	۴۰,۰۷	۱۷	۱۸,۴۰	۲۰,۱۸	۱۱,۳۲
میزان اسیدهای چرب غیر اشباع با یک پیوند دوگانه (MUFA)	۲۵,۴۸	۲۳,۴۸	۲۱,۱۴	۲۰,۱۴	۲۵,۵۰	۱۸,۴۰
میزان اسیدهای چرب غیر اشباع با چند پیوند دوگانه (PUFA)	۳۷,۴۷	۱۹,۵۸	۱۴,۴۵	۲۷,۳۲	۱۸,۸۷	۲۲,۱۲
EPA ایکوزاپنتانوئیک اسید	۷,۶۵	۰,۵۴	۰,۵۷	۳,۵۸	۱,۶۴	۳,۹۰
DHA (دوکوزاهگزانوئیک)	۱۷,۵۱	۱,۹۵	۰	۱۱,۰۸	۶,۵۵	۷,۶۵
ARA (آراشیدونیک اسید)	۰,۷۸	۰	۱,۰۸	۱,۰۸	۲,۱۱	۱,۴۵
لینولئیک اسید (LA)	۴,۱۱	۱۲,۸۱	۵,۸۰	۵,۸۰	۶,۴۳	۱,۹۰
لینولئیک اسید (ALA)	۵,۷۶	۲,۱۴	۴,۱۲	۴,۷۲	۳,۱۰	۵,۸۰

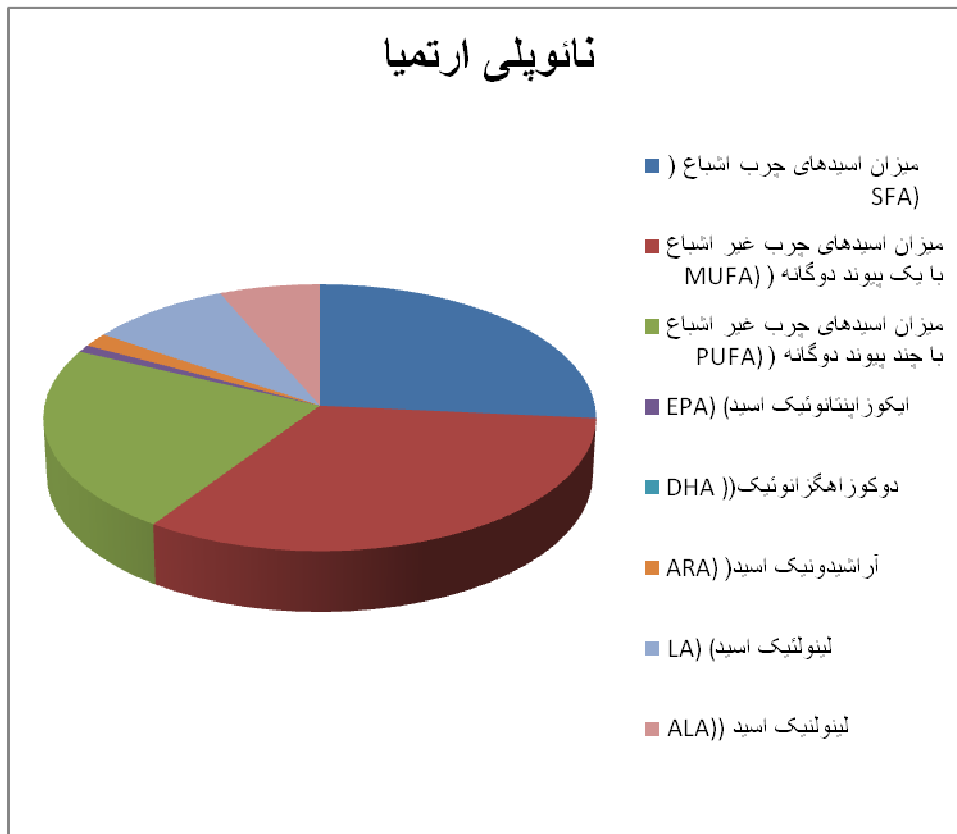
میزان EPA و DHA و ARA و LA و ALA در غذای کنسانتره و ناتوپلی آرتمیای غنی نشده بطور معنی داری پایین تر از تیمارهای غنی شده با امولسیون های داخلی (شماره ۱ و ۲ و ۳) و سلکو دارد. این نتایج در ناتوپلی های غنی شده نیز کاملاً مشاهده و معنی دار است. این نتایج نشان می دهند که امولسیون های غنی ساز داخلی می توانند جایگزین های مناسب و مشابه در غنی سازی آرتمیا در صنعت آبرزی پروری گردند. اختلاف معنی داری با سطح اطمینان ۹۵ در صد (p < .05) در ساختار و در صد اسید های چرب EPA, DHA, ARA, ALA, LA در آرتمیا های غنی شده با روغن تجاری و امولسیون های شماره ۱ و ۲ و ۳ ساخته شده با امکانات داخلی ندارد که در نمودار های ۱۴-۱۵-۱۶-۱۷-۱۸-۱۹-۲۰ آورده شده است:



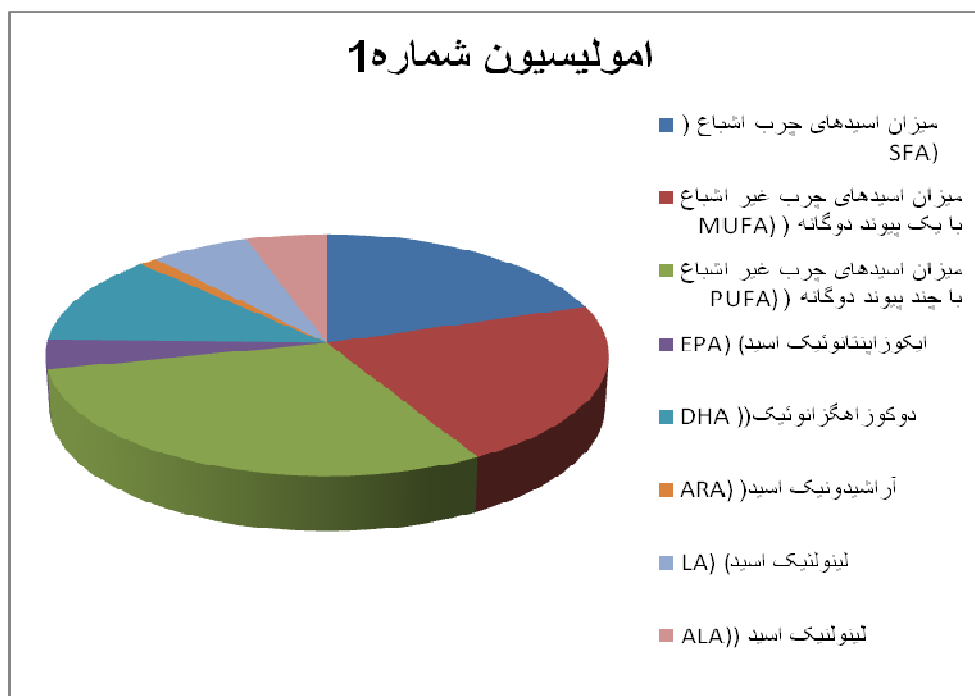
نمودار ۱۴: تیمار شاهد



نمودار ۱۵: کنسانتره

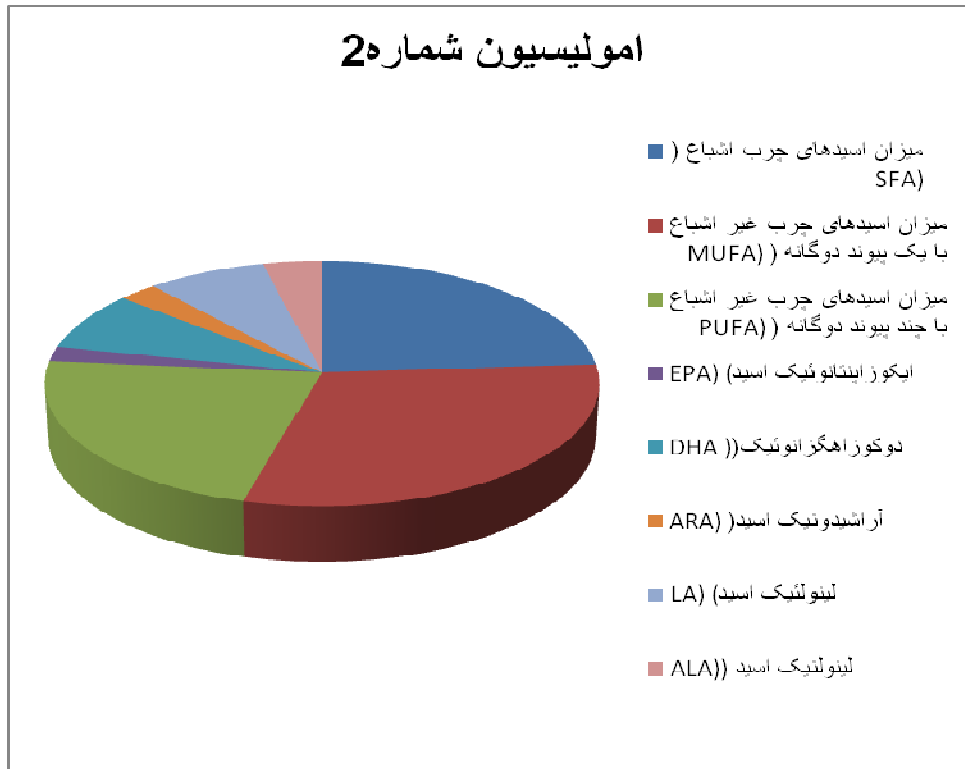


نمودار ۱۶: نائوپلی آرتمیا



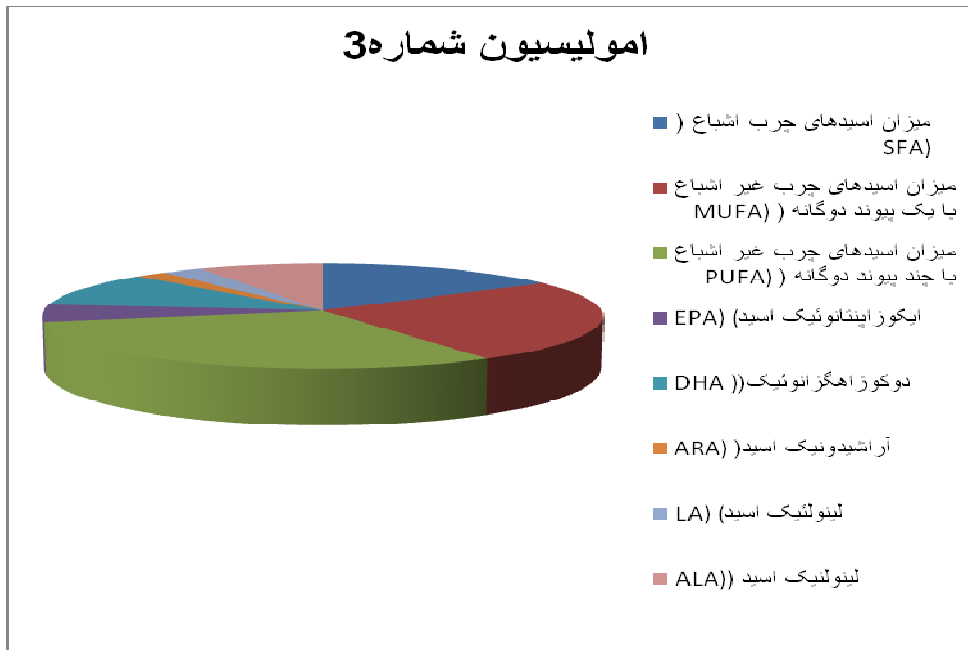
نمودار ۱۷: امولسیون شماره ۱

### امولسیون شماره ۲



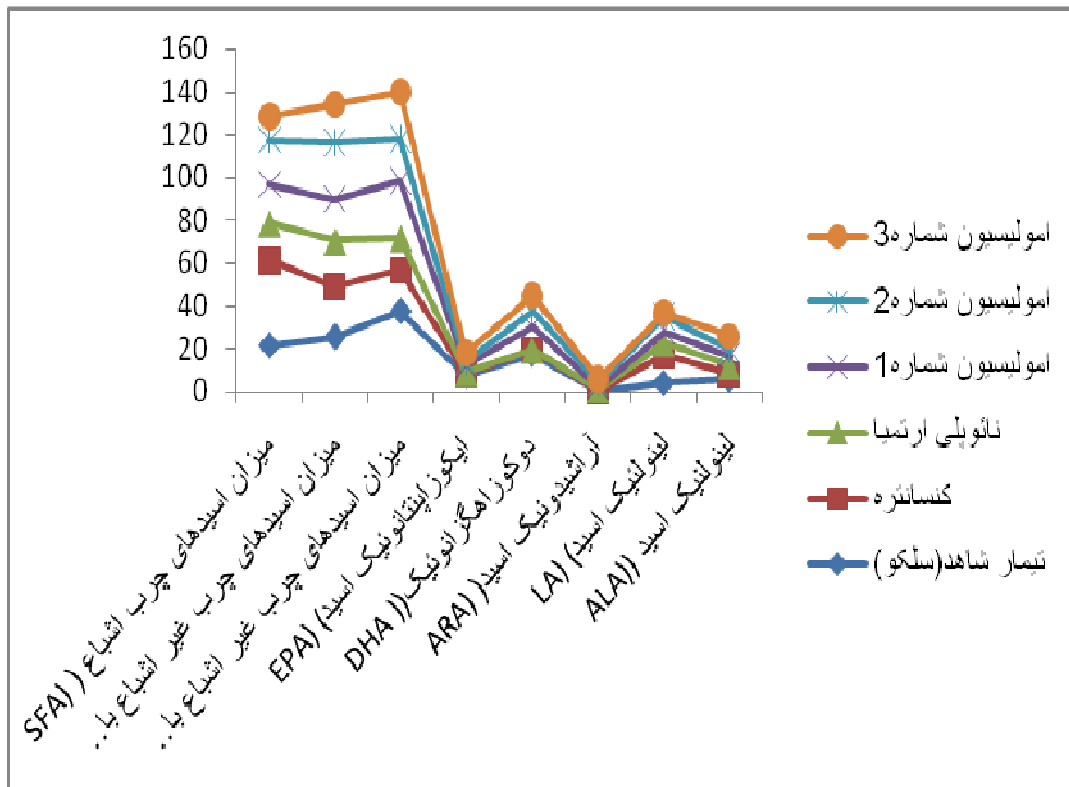
نمودار ۱۸: امولسیون شماره ۲

### امولسیون شماره ۳



نمودار ۱۹: امولسیون شماره ۳



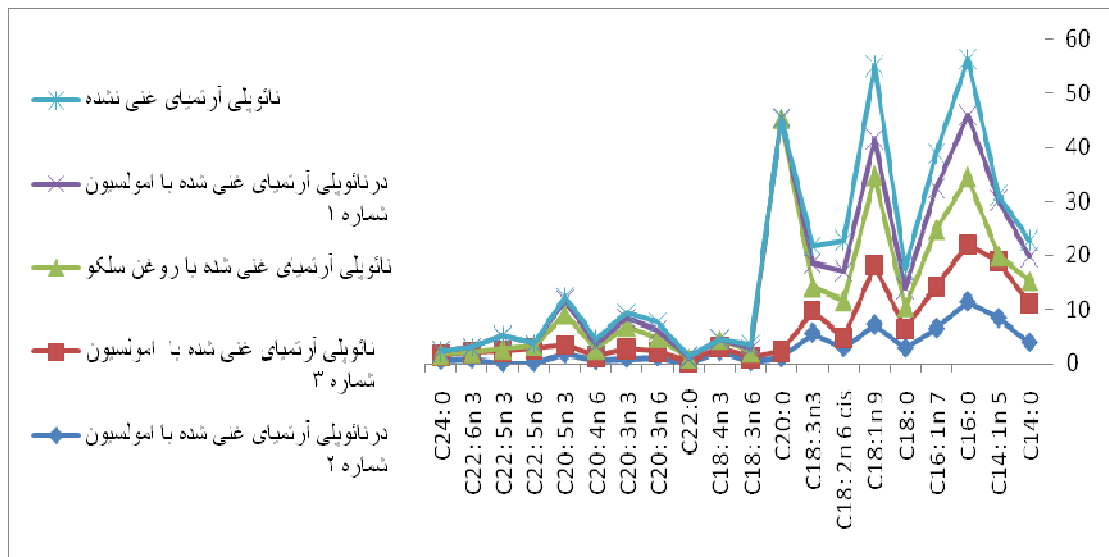


نمودار ۲۰: نتایج در صد ترکیب اسیدهای چرب SFA, MUFA, PUFA, ARA, LA, ALA, EPA, DHA, تیمارها (تیمار غنی نشده آرتمیا، کنسانتره، امولسیون سلکو، امولسیون شماره ۱، امولسیون شماره ۲ و امولسیون شماره ۳)

نتایج آنالیزهای اثرات سوسپانسیون های غنی کنندگی بر (تیمار ناپلی غنی نشده آرتمیا، امولسیون سلکو، امولسیون شماره ۱، امولسیون شماره ۲ و امولسیون شماره ۳) بر ترکیب و ساختار اسیدهای چرب در آرتمیا (میزان غنی کنندگی) به شرح جداول شماره ۲۰ و ۲۱ به دست آمد:

جدول شماره ۲۰- مقایسه میزان اسید های چرب در نائوپلی غنی نشده، آرتمیای غنی شده با امولسیون تجاری، غنی شده با امولسیون شماره ۱، غنی شده با امولسیون شماره ۲ و غنی شده با امولسیون شماره ۳

در نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون شماره ۲	نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون شماره ۳	نائوپلی آرتمیای غنی شده با روغن سلکو	در نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون شماره ۱	نائوپلی آرتمیای غنی نشده	نوع اسید چرب تشکیل دهنده
۳,۹۰	۷,۱۱	۴,۱۶	۴,۵۴	۳,۱۱	C14: 0
۸,۴۵	۱۰,۴۳	۱,۰۵۲	۱۰,۲۳	۱,۰۵	C14: 1n 5
۱۱,۵۰	۱۰,۵	۱۲,۴۸	۱۱,۴۸	۱۰,۴۸	C16: 0
۶,۵۴	۷,۷	۱۰,۵۴	۷,۴۵	۶,۵۴	C16: 1n 7
۲,۸۰	۳,۵۴	۴,۰۵۶	۳,۵۵	۳,۵۵	C18: 0
۷,۲۳	۱۰,۹	۱۶,۵۴	۶,۸۷	۱۳,۵۴	C18: 1n 9
۲,۹۰	۱,۸	۶,۸۰	۵,۵۵	۵,۸	C18: 2n 6 cis
۵,۶۶	۴,۱۱	۴,۳۷	۴,۳۷	۳,۳۷	C18: 3n3
۱,۱۵	۱,۱۳	۰,۴۳	۰,۱۲	۰	C20: 0
۰,۲۷	۰,۸۷	۰,۹۶	۰,۵۷	۰,۸۷۲	C18: 3n 6
۲,۲۵	۰,۸۰	۱,۳۲	۰,۱۲	۰,۰۲	C18: 4n 3
۰,۱۴	۰,۱۴	۰,۶۴	۰,۱۴	۰,۲۴	C22:0
۱,۲۱	۰,۹۹	۲,۴۹	۱,۴۵	۱,۴۹	C20: 3n 6
۰,۹۲	۱,۹۰	۴,۰۲	۱,۵۲	۱,۰۲	C20: 3n 3
۰,۵۸	۰,۸۰	۱,۲۱	۰,۸۸	۱,۰۸	C20: 4n 6
۱,۸۷	۱,۵۷	۵,۵۷	۲,۷۷	۰,۵۷	C20: 5n 3
۰,۲۴	۲,۵۰	۰,۴۳	۰,۵۴	۰	C22: 5n 6
۰,۱۸	۲,۱۵	۰,۲۸	۲,۵۶	۰	C22: 5n 3
۰,۹۰	۱,۱۱	۰,۰	۰,۹۸	۰	C22: 6n 3
۰,۶۷	۰,۹۰	۰	۰,۷۵	۰	C24: 0
۱۹,۴۳	۲۲,۶۵	۲۱,۷۷	۲۰,۴۵	۱۷,۳۹	SFA
۲۲,۱۳	۲۸,۶۵	۲۸,۱۴	۲۵,۱۴	۲۱,۱۴	MUFA
۱۷,۱۱	۱۸,۱۴	۲۶,۱۶	۲۰,۱۲	۱۴,۴۵	PUFA



نمودار شماره ۲۱- مقایسه میزان اسیدهای چرب در نائوپلی غنی نشده، آرتمیای غنی شده با امولسیون تجاری، غنی شده با امولسیون شماره ۱، غنی شده با امولسیون شماره ۲ و غنی شده با امولسیون شماره ۳

### ۳-۳- نتایج تست های میدانی کارگاهی:

اجرای مرحله بعدی پروژه (عملیات میدانی) بررسی زیست سنجی آنها در کارگاه تکثیر و پرورش ماهی قزل آرای رنگین کمان در زیوه در شرکت قزل ماهی انجام شد، برای این منظور لاروها در روز اول شروع به تغذیه مختلط زیست سنجی شده و وزن اولیه آنها به دست آمد، که بر روی تعداد ۵۰ قطعه لارو ماهی بود و نتایج آن به شرح جدول شماره ۲۰ به دست آمد:

جدول-۲۱ نتایج حاصل از بیومتری لاروهای قزل آلا در روزهای ۱ و ۱۰

گروه های آزمایشی	تغذیه باجیره کنسانتره	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با سلکو	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای بدون غنی سازی	شاخص های بیومتری
وزن اولیه به گرم	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲
وزن تریه گرم	b ۰/۱۹ ± ۰/۰۱	b ۰/۱۸ ± ۰/۰۱	b ۰/۱۹ ± ۰/۰۱	b ۰/۱۹ ± ۰/۰۱	ab ۰/۱۸ ± ۰/۰۱	a ۰/۱۶ ± ۰/۰۱
طول کل به سانتی متر	b ۲/۸۴ ± ۰/۰۵	b ۲/۸ ± ۰/۰۸	b ۲/۸۴ ± ۰/۰۸	b ۲/۸۴ ± ۰/۰۶	ab ۲/۷۶ ± ۰/۰۲	a ۲/۶۵ ± ۰/۰۶
ضریب رشد ویژه	b ۶/۲۲ ± ۰/۵	b ۵/۹۸ ± ۰/۷	b ۶/۲۳ ± ۰/۴	b ۶/۲ ± ۰/۶	ab ۶/۱۱ ± ۰/۷	a ۴/۸ ± ۰/۹
ضریب تبدیل غذایی	a ۰/۷۲ ± ۰/۰۶	a ۰/۷۵ ± ۰/۰۶	a ۰/۷۳ ± ۰/۵۵	a ۰/۶۷ ± ۰/۰۸	a ۰/۷ ± ۰/۱۲	b ۰/۸۸ ± ۰/۵۸
ضریب چاقی	a ۰/۸۱ ± ۰/۰۲	a ۰/۸۲ ± ۰/۰۲	a ۰/۸۱ ± ۰/۰۴	a ۰/۸۲ ± ۰/۰۴	a ۰/۸۷ ± ۰/۰۴	a ۰/۸۶ ± ۰/۰۶

شاخص های رشد شامل وزن تر، طول کل، ضریب رشد ویژه و در تیمار ۱ نسبت به تیمارهای ۳ و ۲ و ۴ و ۵ و ۶ اختلاف معنی داری در ۱۰ روز اول دوره آزمایشی دارد. درحالیکه در هیچ کدام از گروه های آزمایشی دیگر هیچ اختلاف معنی داری بین تیمار غنی شده با روغن تجاری خارجی یا سوسپانسیون های ساخت داخل نشان نمی دهند و نتایج آنها یکسانی و مشابهت دارد و بیانگر امکان جایگزینی امولسیون های ساخت داخل به جای نمونه های تجاری وارداتی آن دارد. و در ۱۰ روز اول در سطح ۹۵ درصد اختلاف معنی داری را مشخص نمی کنند.

چون طول دوره آزمایش به مدت ۳۰ روز بود لذا در روز سی ام نیز از ماهی ها بیومتری به عمل آمد که نتایج آن به شرح جدول ۲۲ می باشد:

جدول ۲۲- نتایج حاصل از بیومتری لارو ها ماه قزل آلا روز ۳۰ام:

گروه های آزمایشی / شاخصهای بیومتری	تغذیه باجیره کسانتره	تغذیه باجیره کسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۲	تغذیه باجیره کسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۱	تغذیه باجیره کسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با سلکو	تغذیه باجیره کسانتره و نائوپلی آرتمیای بدون غنی سازی	تغذیه باجیره کسانتره
وزن اولیه به گرم	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲	a ۰/۱ ± ۰/۰۰۲
وزن تر به گرم	b ۰/۶۹ ± ۰/۰۳	ab ۰/۶۱ ± ۰/۰۳	b ۰/۶۳ ± ۰/۰۳	b ۰/۶۸ ± ۰/۰۳	a ۰/۵۸ ± ۰/۰۳	a ۰/۵۵ ± ۰/۰۳
طول کل به سانتی متر	b ۴/۴ ± ۰/۲	ab ۴/۰ ± ۰/۱	b ۴/۳ ± ۰/۲	b ۴/۵ ± ۰/۳	b ۴/۱ ± ۰/۲	a ۳/۸ ± ۰/۱
ضریب رشد ویژه	b ۴/۰۲ ± ۴	b ۴/۰۱ ± ۵	b ۴/۳۲ ± ۳	b ۴/۵۹ ± ۱۰	b ۴/۶۳ ± ۸	a ۳/۱۵ ± ۸
ضریب تبدیل غذایی	c ۰/۸۰ ± ۰/۶	c ۰/۷۹ ± ۰/۵	c ۰/۸۰ ± ۰/۴	b ۰/۸۳ ± ۰/۴	b ۰/۸۲ ± ۰/۳	a ۰/۷۳ ± ۰/۱
ضریب چاقی	b ۵/۷ ± ۰/۱	ab ۵/۸ ± ۰/۳	b ۵/۹ ± ۰/۳	b ۶/۱ ± ۰/۲	b ۵/۷ ± ۰/۲	a ۵/۵ ± ۰/۳

نتایج نشان می دهد که تا روز دهم هیچ اختلاف معنی داری بین طول تیمارها وجود ندارد، بنابراین می توان نتیجه گرفت هیچ یک از امولسیون های غنی ساز نتوانسته تاثیر معنی دار بر میزان شاخص های رشد تا روز ۱۰ نسبت به یکدیگر نشان بدهد، ولی در آنالیز نتایج در مرحله پایانی (روز ۳۰ام) نشان می دهد شاخص های رشد اعم از وزن تر، طول کل، ضریب رشد ویژه، ضریب تبدیل غذایی، و ضریب چاقی در تیمار ۱ در مقایسه با سایر تیمارها (۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶) در سطح (p0/05) اختلاف معنی دار است. و این اختلاف در ضریب تبدیل غذایی مشخص تر است.

نتایج درصد بازماندگی لارو های ماهیان تحت تیمار های مختلف غذایی در روز ۱۰ام از دوره آزمایش به شرح جدول شماره ۲۲ می باشد:

جدول شماره ۲۳: نتایج درصد بازماندگی لاروهای ماهیان تحت تیمارهای مختلف غذایی در روز ۱۱۰م

تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۳	تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۲	تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۱	تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای غنی شده با سلکو	تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای بدون غنی سازی	تغذیه باجیره کنسانتره	گروه های آزمایشی  شاخص های بیومتری
b ۹۹/۳ ± ۰/۴	b ۹۷/۹ ± ۰/۸	b ۹۸/۴ ± ۰/۳	b ۹۸/۲ ± ۰/۱	b ۹۸/۹ ± ۰/۲	a ۹۵/۶ ± ۰/۶	در صد بازماندگی

نتایج میزان بازماندگی در پایان دوره آزمایش (روز ۱۰) نشان می دهد که تیمارهای ۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶ به ترتیب با نسبت های ۹۸,۲ و ۹۸,۱ و ۹۸,۴ و ۹۷,۹ و ۹۹,۳ بیشترین بازماندگی را در طول دوره ده روز پرورش دارند، ولی تیمار شماره ۱ کمترین بازماندگی به مقدار ۹۵ درصد را به نسبت خود اختصاص داده است. اختلاف درصد بازماندگی بین تیمارهای ۳ و ۴ و ۵ و ۶ با سطح اطمینان ۹۵ درصد (p0.05) تا روز ۱۰ وجود ندارد. هیچ اختلاف معنی داری از درصد بازماندگی بین تیمارهای ۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶ مشاهده نمی شود.

نتایج درصد بازماندگی لاروهای ماهیان تحت تیمارهای مختلف غذایی در روز ۳۰م از دوره آزمایش (مرحله پایانی) به شرح جدول شماره ۲۳ می باشد

جدول شماره ۲۴- نتایج درصد بازماندگی لاروهای ماهیان تحت تیمارهای مختلف غذایی در روز ۳۰م

تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۳	تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۲	تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۱	تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای غنی شده با سلکو	تغذیه باجیره کنسانتره ونائوپلی آرتمیای بدون غنی سازی	تغذیه باجیره کنسانتره	گروه های آزمایشی  شاخص های بیومتری
b ۸۴ ± ۲	b ۸۳ ± ۲	b ۸۵ ± ۲	b ۸۶ ± ۴	a ۸۲ ± ۳	c ۶۵ ± ۱	در صد بازماندگی

نتایج میزان بازماندگی در پایان دوره آزمایش (روز سی ام) نشان می دهد که تیمارهای ۳ و ۴ و ۵ و ۶ به ترتیب با نسبت، ۸۶,۲۲ و ۸۶,۴ و ۸۵,۲ و ۸۳,۲ و ۸۴,۲ بیشترین بازماندگی را در طول دوره پرورش دارند، ولی تیمارهای شماره ۱ و ۲ کمترین بازماندگی با مقدار ۶۵ درصد و ۸۲ درصد را به نسبت خود اختصاص داده است. اختلاف درصد بازماندگی بین تیمارهای ۱ و ۲ با شماره های ۳ و ۴ و ۵ و ۶ با سطح اطمینان ۹۵ در صد (p0.05) معنی دار است. ولی هیچ اختلاف معنی داری از درصد بازماندگی بین تیمارهای ۳ و ۴ و ۵ و ۶ مشاهده نمی شود که بیانگر اثرات یکسانی امولسیون های غنی ساز ساخت داخل با نمونه های تجاری خارجی آن می باشد.

#### ۴-۳- آنالیز ترکیب شیمیایی لاشه لاروها

آنالیز ترکیب شیمیایی لاشه لاروها در روز ۱۰ و روز ۳۰ مورد بررسی قرار گرفت که نتایج آنها در جداول شماره ۲۵ و ۲۶ آورده شده است:

جدول ۲۵- آنالیز ترکیب شیمیایی لاشه لارو هادر روز ۱۰

گروه های آزمایشی / شاخص های بیومتری	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۳	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۲	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۱	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با سلکو	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای بدون غنی سازی	تغذیه باجیره کنسانتره
در صد پروتئین	b ۶۶/۰۵ ± ۰/۲	b ۶۵/۹ ± ۰/۳	b ۶۵/۹ ± ۰/۳	b ۶۶/۰۹ ± ۰/۳	b ۶۶/۷ ± ۰/۳	a ۶۵/۶ ± ۰/۲
درصد رطوبت	ab ۸۱/۱۱ ± ۰/۰۹	a ۸۱/۱۱ ± ۰/۱	ab ۸۱/۱۱ ± ۰/۰۹	a ۸۱/۱۱ ± ۰/۱	ab ۸۱/۱۱ ± ۰/۰۹	a ۸۱/۱۱ ± ۰/۱
درصد خاکستر	a ۶/۱۴ ± ۰/۳	a ۶/۵۸ ± ۰/۷	a ۶/۹۹ ± ۰/۳	a ۶/۹ ± ۰/۴	a ۶/۸ ± ۰/۳	a ۷/۰۷ ± ۰/۴
درصد چربی کل	b ۱۱/۳۱ ± ۰/۸	b ۱۱/۷۵ ± ۰/۶	b ۱۱/۱۱ ± ۰/۲	b ۱۱/۹ ± ۰/۵	b ۱۱/۷ ± ۰/۵	a ۱۲/۰۷ ± ۰/۶

درصد ترکیب شیمیایی لاشه لارو ها نشان می دهد در درصد چربی و در صد پروتئین کل به جزء در تیمار ۱ بین بقیه تیمار ها اختلاف معنی داری در ۱۰ روز اول آزمایش دیده نمی شود.

جدول ۲۶- آنالیز ترکیب شیمیایی لاشه لارو هادر روز ۳۰

گروه های آزمایشی / شاخص های بیومتری	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۲	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با امولسیون ۱	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی شده با سلکو	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرتمیای بدون غنی سازی	تغذیه باجیره کنسانتره	تغذیه باجیره کنسانتره
در صد پروتئین	b ۷۲/۱۰ ± ۰/۱	b ۷۱/۹ ± ۰/۵	b ۷۱/۱۹ ± ۰/۹	b ۷۱/۰۸ ± ۰/۷	b ۷۰/۳۶ ± ۰/۸	a ۶۸/۷ ± ۰/۵
درصد رطوبت	b ۸۲/۷۱ ± ۰/۲	ab ۸۱/۹۹ ± ۰/۹	b ۸۲/۳ ± ۰/۵	b ۸۲/۸۰ ± ۰/۱	b ۸۲/۲۵ ± ۰/۳	a ۸۳/۶۱ ± ۰/۵
درصد خاکستر	a ۷/۹۰ ± ۰/۲	a ۷/۵۰ ± ۰/۵	a ۷/۹۲ ± ۰/۷	ab ۷/۶۱ ± ۰/۵	a ۷/۰۱ ± ۰/۳	a ۷/۴ ± ۰/۷
درصد چربی کل	b ۱۴/۱۱ ± ۰/۶	b ۱۴/۲ ± ۰/۳	b ۱۳/۹ ± ۰/۷	ab ۱۳/۸ ± ۰/۱	b ۱۳/۶ ± ۰/۲	a ۱۴/۱۵ ± ۰/۴



درصد ترکیب شیمیایی لاشه لاروها در روز ۳۰ام از تست نشان می دهد درصد چربی ودر صد پروتئین کل و درصد رطوبت در تیمار ۱ بین با تیمارها اختلاف معنی داری در ۳۰ روز اول آزمایش دیده می شود. در این تحقیق شنای نا متعادل، ضایعات پوستی، بی اشتهایی، بیرون زدگی چشم، ساییدگی باله ها به عنوان ناهنجاری های عمومی تلقی شد و تعداد آنها شمارش و آنالیز گردید. ناهنجاری ها در طول دوره آزمایش، کنترل و بررسی و تعداد آنها ثبت و مورد آنالیز قرار گرفت که نتایج آن به شرح جدول شماره ۲۶ آورده شده است.

جدول شماره -۲۷: ناهنجاری ها در طول دوره آزمایش

گروه های آزمایشی	تغذیه باجیره کنسانتره	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با امولسیون ۱	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی بدون غنی سازی	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با امولسیون ۲	مشاهده ناهنجاری های عمومی
شاخصهای بیومتری	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با امولسیون ۳	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با امولسیون ۲	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با سلکو	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی بدون غنی سازی	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با امولسیون ۲	۳۳
مشاهده ناهنجاری های عمومی	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با امولسیون ۳	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با امولسیون ۲	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با سلکو	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی بدون غنی سازی	تغذیه باجیره کنسانتره و نائوپلی آرمیای غنی شده با امولسیون ۲	۲۳

ناهنجاری های عمومی (شنای نا متعادل، ضایعات پوستی، بی اشتهایی، بیرون زدگی چشم، ساییدگی باله ها) در گروه های آزمایشی اختلاف معنی داری در تیمارها نشان می دهند به طوریکه بیشترین آنها در گروه آزمایشی ۱ با مقدار ۳۳ مورد و کمترین آن در گروه آزمایشی ۴، به تعداد ۱۹ مورد می باشد. و اختلاف معنی داری بین تیمارهای ۱ با تیمار ۲ و ۴ نشان می دهد ولی بین گروه های آزمایشی ۳ و ۵ و ۶ دیده نمی شود. نتیجه نهایی تحقیق نشان می دهد که سوسپانسیون های ساخت داخل به آسانی و با موفقیت می توانند در غنی سازی ناپلی آرمیا برای صنعت آبری پروری جایگزین نمونه های تجاری وارداتی آن شوند. بدون اینکه آسیبی به درصد بازماندگی، ضریب رشد، وزن تر، وزن خشک لاروها وارد شود و اختلاف معنی داری در مقایسه با تیمار روغن امولسیون تجاری سلکو نشان دهند.

#### ۴- بحث و نتیجه گیری

در روغن کبد کوسه ماهی، میزان کل اسیدهای چرب اشباع (SFA) آن معادل ۲۴/۵ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسیدهای چرب میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۱۹/۵۶ و میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) ۳۴/۲۴ و میزان آراشیدونیک آن ۳/۴۵ درصد و LA آن ۴,۴۶ درصد و ALA ۵/۰۸ آن در صد به دست آمد. انواعی از گونه های کوسه ماهیان در آبهای جنوبی کشورمان بیشتر از ۷ خانواده بزرگ از کوسه ماهیان وجود دارند که سالیانه هزارها تن از آنها را صید می شود که معادل ۳ درصد وزنی آن را کبد کوسه تشکیل می دهد، ۳۵ درصد از کبد کوسه ماهی سرشار از ذخیره انواع اسیدهای چرب بلند زنجیره غیر اشباع از امگا ۳ و امگا ۶ حتی امگا ۹ می باشد، می توان به دو صورت سنتی و صنعتی استخراج نمود و آنها را به فراورده های با ارزش بالاتر تبدیل نمود. در این پژوهش روغن کبد کوسه ماهی به عنوان منبع سرشار از EPA، DHA، TARA، استخراج و در فرمولاسیون تولید امولسیون های غنی ساز با امکانات داخلی با نسبت ۱۰ الی ۵ درصد استفاده شد.

ماهی مرکب در برخی موارد استفاده می شود، ولی دارای مقدار زیادی چربی در بدن می باشد (حدود  $3 \pm 13$  درصد از ترکیب بدن این موجود را چربی ها تشکیل می دهد) که از ۵۰ کیلویی نمونه آن پس از صید و انتقال به مرکز تحقیقات ارومیه با روش Bligh & Dyer به مقدار ۵ لیتر روغن با کیفیت عالی استخراج شده و مورد استفاده قرار گرفت و ماهی مرکب می تواند به عنوان یک منبع مناسب و جدید و سرشار از اسیدهای چرب بلند زنجیره غیر اشباع امگا ۳ و امگا ۶ باشد، که برای فرمولاسیون محلول های غنی ساز مورد استفاده قرار می گیرد، روغن استخراج شده از این ماهی حاوی میزان کل اسیدهای چرب اشباع (SFA) آن معادل ۳۸,۰۹ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسیدهای چرب میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۳۵,۴۸ و میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۲۲,۸۶ و میزان آراشیدونیک آن ۱,۷۸ درصد و LA آن ۲,۸۰ درصد و ALA آن ۴,۸۷ درصد است.

تن ماهیان آبهای جنوبی کشور که عمدتاً از خانواده اسکمبیریده Scombridae بوده و شامل انواع ساردین ها، ماکرل ها، تونها و بسیاری از گونه های دیگری باشند، که در خلیج فارس در مساحتی معادل ۳۰ هزار کیلومتر مربع توسط ایران و کشورهای حوزه آن صید و در مراکز کنسرو فراوری می شوند معادل  $2 \pm 10$  درصد کل آن را ضایعات تشکیل می دهد که منبع سرشاری از روغن های دریایی با زنجیره های بلند غیر اشباع نظیر EPA، DHA، ARA، هستند، که بالاخص ضایعات چشمی این ماهیان بیش از ۸۰ درصد چربی دارند که در استخراج، با روش Bligh & Dyer معادل  $5 \pm 21$  درصد بازدهی روغن استحصال می شود. که پروفیل و ترکیب ساختاری آن نشان می دهد این روغن بیش از  $5 \pm 80$  درصد اسیدهای چرب غیر اشباع بوده و حاوی DHA میزان کل اسیدهای چرب اشباع (SFA) آن معادل ۳۰ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسیدهای چرب میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۱۴,۴۸ و میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع چند باند (PUFA)

40.43) و میزان آراشیدونیک آن ۳,۴۹ درصد است. که می تواند به عنوان یک منبع جدید در استحصال روغن های دریایی و تبدیل آنها به فراورده های با ارزش بالایی نظیر روغن های آمولسیون غنی ساز و صنعت آبرزی پروری شود.

بررسی پروفیل و ساختار و درصد اسیدهای چرب روغن ضایعات آفتابگردان بیانگر این است که میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۷,۱۴ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۵۶,۲۰ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۳۳,۷۸ و میزان آراشیدونیک آن ۱,۲۱ درصد و LA آن ۱۹,۰۴ درصد و ALA آن ۵,۸۵ درصد به دست آمد. و می تواند به عنوان یکی از منابع موجود از امکانات داخلی در فرمولاسیون و تولید امولسیون های غنی ساز مورد استفاده قرار گیرد، در این پژوهش از این منبع در ۳ تیمار داخلی با نسبت های ۱۰ درصد، ۵ درصد و ۱۰ درصد استفاده شد و نتایج مثبتی در فرمولاسیون امولسیون در افزایش درصد اسیدهای چرب امگا ۶ و امگا ۹ دارد. نتایج مشابهی از تحقیقات در داخل کشور (توسط مالک، و همکاران در سال ۱۳۸۹ از بررسی ارزش روغن آفتابگردان در سلامت غذایی ماهیان گزارش شده) و در خارج از کشور Narcis و همکاران در سال ۱۹۹۹ در بهبود میزان HUFA و EPA و DHA را بصورت مقایسه ای با روغن ماهی، در غنی سازی و جایگزینی آن به جای روغن های ماهی در صنعت آبرزی پروری گزارش داده است.

در این پژوهش میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) ضایعات روغن زیتون معادل ۱۸,۱ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۲۳,۷۲ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۲۳,۵۹ و میزان آراشیدونیک آن ۰ درصد و LA آن ۱۵,۰ درصد و ALA آن ۰,۳۴ درصد به دست آمد، و می تواند جایگزین مناسبی در فرمولاسیون و تولید امولسیون های غنی ساز داخلی داشته باشد.

ساختار ترکیبی و درصد اسیدهای چرب روغن کلزا مورد استفاده در این پژوهش نشان می دهد که این روغن دارای نتایج آنالیز آن، میزان کل اسید های چرب اشباع (SFA) آن معادل ۱۵,۲۱ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب غیر اشباع تک باند (MUFA) معادل ۳۵,۶۸ و میزان کل اسید های چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۸,۹۷ و میزان آراشیدونیک آن ۰,۴۶ درصد و LA آن ۲,۹۸ درصد و ALA آن ۱,۶۵ درصد است. و می تواند جایگزین مناسبی در فرمولاسیون امولسیون های تولید داخلی باشد.

غذایی مورد استفاده در تغذیه لارو ماهی ها (SFT00) شرکت چینه بود، که در تست های عملیات میدانی مورد استفاده قرار می گرفت، نیز مورد آنالیز قرار گرفت و نتایج آن نشان داد که میزان کل اسید های چرب اشباع SFA آن معادل ۴۰,۰۷ درصد اسید چرب تشکیل دهنده از کل اسید های چرب میزان کل اسید های چرب

غیراشباع تک باند (MUFA) معادل ۲۳,۴۸ و میزان کل اسیدهای چرب غیر اشباع چند باند (PUFA) آن ۱۹,۵۸ و میزان آراشیدونیک آن درصد ۰ و LA آن ۱۲,۸ درصد و ALA آن ۳,۳۷ در صد به دست آمد. توسعه و موفقیت در صنعت آبری پروری اساسا وابسته به موفقیت پرورش در مراحل لاروی در انواع آبزبان پرورشی است، چون در اکثر کارگاه ها بیش از ۴۰ درصد در این مرحله تلفات لاروی وجود دارد (گزارش Anderson و همکاران در سال ۱۹۹۷، Bengtson و همکاران در سال ۲۰۰۳)، آرتمیا در این صنعت به عنوان غذای زنده منحصر به فرد شناخته شده است، ولی این موجود از نظر میزان اسیدهای چرب ضروری (EPA، DHA و ARA) فقیر می باشد، (Hafezieh M و همکاران سال ۲۰۰۹). و این اسیدهای چرب بلند زنجیره غیر اشباع برای رشد، بازماندگی، مقاومت در برابر بیماری ها، پیگمانتاسیون مناسب و حذف اکثر ناهنجاری ها بسیار ضروری است (گزارش: Turchini G. M و همکاران در سال ۲۰۰۳) و گزارش (حافظیه و همکاران در سال ۱۳۸۷، تحقیقات بر روی لارو ماهیان خاویاری و گزارش موسوی و همکاران در سال ۱۳۸۸ بر روی عملکرد بر روی ماهی آنجل، و گزارش آق و همکاران سال ۱۳۸۲ بر روی متابولیسم لارو ماهی قزل آلا، و گزارش ولی پوروهمکاران سال ۱۳۸۷ بر روی شاه میگوی سد ارس، و سروده در سال ۱۳۹۱ بر روی ماهی قزل آلا این موضوع را تایید می کنند).

استفاده از آرتمای غنی شده نتایج شگفت آوری در افزایش رشد، بازماندگی، کاهش تلفات، مقاومت در برابر بیماری ها و استرس های محیطی در لاروها ایجاد می کند، و عدم مصرف آن در این زمینه اختلاف بسیار معنی دارد سطح اطمینان ۹۵ درصد ( $p < 0,01$ ) گزارش شده است، Manaffar و همکاران در سال ۲۰۰۳ برای حل این مشکل روش های بوسستینگ یا غنی سازی آرتمیا را بیان داشته اند. چون آرتمیا یک موجود فیلتر کننده غیر انتخابی است که هر غذایی را در محیط زیست خود که از نظر اندازه، قابلیت ورود از دهان به سیستم گوارشی داشته باشد را می بلعد و این مشخصه موجب شده روش های غنی سازی با تکنیک های مختلفی به عنوان روش های غنی سازی انجام پذیرد، نتایج مطالعات Bell, and Sargent و همکاران و Takeuchi, Zheng در سال ۱۹۹۴ مویید این مسئله می باشد.

این تکنیک ها شامل تکنیک های غنی سازی انگلیسی (Wickina, forste از سال ۱۹۶۷) و تکنیک غنی سازی ژاپنی (با روش Watanabe و همکاران در سال ۱۹۸۲) و تکنیک های فرانسوی توسط Robin و همکاران از سال ۱۹۸۳ و تکنیک های بلژیکی توسط Leger و همکاران از سال ۱۹۸۵ در دنیا انجام می شود. اهمیت استفاده از ترکیب های غنی سازی موجب شده شرکت های بزرگ تحقیقاتی در جهان امولسیون های غنی ساز آماده مصرف را به دنیا عرضه دارند که در این مورد می توان به شرکت INVE با ملیت اروپایی - آمریکایی اشاره نمود که محصولاتی تحت عناوین و مارک های تجاری Selco، Super Selco، A1 Selco، DC DHA Selco، Easy Selco را در سطح وسیعی در جهان تولید با به قیمت های گزافی تجارت می نمایند، و این محصولات در سطح وسیعی در صنعت آبری پروری جهان بالاخص کشورمان ایران مورد استفاده قرار می گیرد، این محلول ها

ترکیبات غنی ساز هستند که بصورت امولسیون ساخته می شوند، سنتز و تولید آن در ایران با امکانات داخلی و مشابه آن در این پروژه انجام شد و مورد تست های میدانی قرار گرفت که نتایج کاملا مشابه و حتی بهتر از نوع تجاری وارداتی نیز دارد. و می تواند جایگزین مناسب برای انواع وارداتی آن شود که با مشکلاتی اعم از تحریم ها، قیمت بالا و گاهی از نظر کیفی با کیفیت پایین وارد کشورمان می شود. این امولسیون ها که از اختلاط ۲ سیستم ناهمگن شامل ۲ مایع غیر قابل امتزاج که در آن یکی از مایعات به صورت قطراتی که معمولا قطر آنها بیشتر از ۱ میکرون است در مایع دیگر پراکنده می شود. این قبیل سیستم ها دارای حداقل پایداری هستند که دلیل آن وجود نیروهای کشش سطحی بین اجزای تشکیل دهنده این ۲ مایع امتزاج شده (Oil/water) بوده که با رابطه و نسبت O/W نشان داده می شوند که طبق قوانین (قانون استوکس Stokes law) و قانون بانکرافت Bancraft law) امولسیون های غنی ساز که از اختلاط ۲ سیستم ناهمگن شامل ۲ مایع غیر قابل مخلوط که در آن یکی از مایعات به صورت قطراتی که معمولا قطر آنها بیشتر از ۱/۰ میکرون است و در مایع دیگر پراکنده می شود این قبیل سیستم ها دارای حداقل پایداری هستند که دلیل آن وجود نیروهای کشش سطحی بین اجزای تشکیل دهنده این ۲ مایع (Oil/water) بوده که با رابطه و نسبت O/W نشان داده می شوند (طبق قوانین hydrophile- HLB) (Lipophile-Balance) برای پایداری آنها وجود حداقل یک امولسیفایر ضروری است.

امولسیفایرها می توانند از ترکیباتی نظیر لیستین، گلیسرول، امولسیفایر گیاهی ثعلب و Tween 80 و انواع صمغ های گیاهی دیگر که در صنایع غذایی مورد کاربرد دارند استفاده شود، که در این پژوهش نیز به علت ایجاد استحکام و پایداری مناسب تر از میزان ۱ تا ۳ درصد از انواع امولسیفایرهای صنعتی و غذایی به صورت مخلوط استفاده شد. که این مسئله با تحقیقات های انجام یافته بر اساس قوانین HLB (Hydrophile- Lipophile balance) و قانون بانکرافت Bancraft law و قانون Stokes Laws) بوده است، که در این پژوهش نیز رعایت گردید.

ترکیبات امولسیفایرهای مورد استفاده در تولید محلول های غنی ساز آرتمیا در صنعت آبری پروری باید از نوع ترکیبات غیر سمی و قابل خوردن و استفاده در صنایع غذایی مصرفی باشد. و بر همین مبنا امولسیفایرهای لیستین، گلیسرول، امولسیفایر گیاهی ثعلب و Tween 80 استفاده شد، که این با مطالعات سایر محققین در این زمینه نظیر مطابقت کامل دارد.

در زمان سنتز محلول های غنی ساز از آنجایی که فاز روغنی در فاز آبی پراکنده می شود بایستی جهت حصول نتیجه مناسب تر در حین سنتز بایستی در حاشیه حرارتی معادل حداکثر ۵۰ درجه سانتی گراد و در عین حال با استفاده از یک همزن مغناطیسی باشد، تا موجب ایجاد شبکه متراکمی از طریق جاذبه های نیروهای واندروالسی و آب گریزی مسیل های امولسیفایرها در سطح مشترک آب و روغن شوند، که دما و درصد و نوع امولسیفایرها در ایجاد شبکه پراکنده و قطر ذرات آن تاثیر مستقیم دارد (Huck-Iriart, Jorge Candal, & Lidia Herrera, 2011) نیز نتایج مشابهی را در این زمینه بیان می دارد و اعلام نموده اند که قطر ذرات به عوامل متعدد از جمله به دما و درصد امولسیون بستگی دارد، و در این پروژه نیز در زمان سنتز، از دمای هیترو روی ۴۰ درجه سانتی گراد و

همزمان با یک مخزن مغناطیسی استفاده شد که در تحقیقات گزارش شده توسط HUCK و همکارانش یکسانی هم خوانی در سنتز دارد دارد.

در تولید امولسیون فاکتور غلظت امولسیون تا حداکثر ۳ درصد، pH محیط ۷٫۸، دما ۵۰ درجه سانتی گراد و مدت زمان غنی سازی تاثیر مستقیم دارند و در تولید امولسیون با امکانات داخلی نیز از غلظت ۱ تا ۳ درصد ترکیبی استفاده شده که در اکثر محلول های صنعتی طبق قوانین بانکرافت و استوکس انجام می شود، و تولید ما نیز بر اساس استانداردهای ICES و این قوانین سنتز گردید (Mohammadi, Abbasi, & Hamidi 2007).

برای تشکیل امولسیون باید با بکارگیری انرژی، فاز پیوسته را بصورت ذرات ریز و پراکنده در فاز پیوسته درآورد، انرژی لازم به مقدار کشش سطحی و میزان سطح مربوطه نیاز دارد. با کاهش اندازه ذرات در جریان تولید امولسیون، طبیعتاً مقدار سطح فاز پراکنده افزایش می یابد. به این علت امولسیون ها از نظر ترمودینامیکی اساساً سیستم های مناسبی نیستند و دارای حداقل پایداری می باشند یعنی علت برای افزایش پایداری از امولسیفایرهای ترکیبی Tween 20 - پودر ثعلب، لیستین و گلیسرول استفاده شد.

عکس المعل دریافت غذا و در تیمارهای شماره ۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶ نسبت به تیمار اول بیشتر مورد مشاهده بود ولی این وضعیت در بین تیمارهای ۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶ نسبت به یکدیگر زیاد قابل توجه و مشاهده نبود و این نقطه بیانگر عامل تحریک طعمه و پراهمیتی آن در رفتارهای تغذیه ای لاروهای ماهی قزل آلا است گزارش Sorgeloos و همکاران در سال ۲۰۰۱ و Dhert و همکاران در سال ۲۰۰۱ نیز در گزارشی نقش غذاهای زنده در بهبود کیفی تغذیه در لاروهای ماهی سی باس وسی بریم آورده شده است و این با نتایج مورد مشاهده با این تحقیق کاملاً یکسانی دارد. چون نائوپلی آرتمیا به علت تحریک و وجود اسیدهای چرب شیمیایی باعث تحریک تغذیه ای لاروها می شود (Léger, Bengtson, Sorgeloos, Simpson, Beck, 1987).

به علاوه غذاهای زنده قابلیت هضم و جذب بیشتری در مقایسه با غذاهای فرموله شده دارند که می توان آنرا به آنزیم های موجود در آنها توجیه نمود. و این مسئله در نتایج تحقیقاتی لکر و همکاران در سال ۱۹۸۷ نیز در مورد ماهی اقیانوسی آورده شده است. بالا بودن ضریب رشد در تیمارهای ۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶ نسبت به تیمار ۱ این توانایی را توجیه می کند. و صحت نتایج تحقیقاتی این پروژه را به اثبات می رساند. نامحلول بودن و سفتی فضولات لاروهای تغذیه کننده از نائوپلی آرتمیا در تیمارهای ۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶ نسبت به تیمار ۱ مشخص می باشد، و این مزیت در بهداشت انکوباتورها و کاهش بار باکتریایی تاثیر مثبت دارد. تاثیر کاملاً مثبت و معنی دار نائوپلی آرتمیا اعم از غنی شده و نشده نسبت به جیره های فرموله شده در بالا بودن درصد بازماندگی بیانگر اهمیت آنها در توجیه اقتصادی کارگاه های تکثیر و پرورش آبزیان و در صنعت آبرزی پروری است. این موضوع در گزارش تحقیقاتی Rainuzzo و همکارانش در سال ۱۹۹۸ نیز بر روی ماهیان sea bass, seabream گزارش شده است، و موید نتایج این تحقیق در امولسیون های ساخت داخلی نیز می شود. و نتایج این پروژه را تایید می کند.

میزان EPA و DHA و ARA و LA و ALA در غذای کنسانتره و نائوپلی آرتمیای غنی نشده بطور معنی داری پایین تر از تیمارهای غنی شده با امولسیون های داخلی ( شماره ۱ و ۲ و ۳ ) و سلکو دارد. این نتایج در نائوپلی های غنی شده نیز کاملا مشاهده و معنی دار است. این نتایج نشان می دهند که امولسیون های غنی ساز داخلی می توانند جایگزین های مناسب و مشابه در غنی سازی آرتمیا در صنعت آبرزی پروری گردند. اختلاف معنی داری با سطح اطمینان ۹۵ در صد (p 0/05) در ساختار و درصد اسید های چرب EPA, DHA, ARA, ALA, LA در آرتمیا های غنی شده با روغن تجاری و امولسیون های شماره ۱ و ۲ ساخته شده با امکانات داخلی ندارد.

Bell و همکارانش در سال ۲۰۰۱ جایگزینی روغن ماهی و روغن سلکوی را با روغن نارگیل بر روی بازماندگی لاروهای ماهی آزاد اقیانوس اطلس (*Salmo salar*) انجام داده و گزارش مشابهی از نتایج را داده اند، لذا در تحقیق حاضر جایگزینی صد درصد روغن های امولسیون های ساخت داخل اختلاف معنی داری با سطح اطمینان ۹۵ درصد (  $P < 0,05$  ) در میزان بازماندگی ، وزن تر و وزن خشک در لاروها مورد تغذیه در تیمارهای (۳ و ۴ و ۵ و ۶) مذکور ندارد. اثر بخشی مناسبتر و بهتر سوسپانسیون های ساخت داخل در غنی سازی آرتمیا، بطور کلی می تواند مربوط به استفاده مختلط از روغن های گیاهی و حیوانی در امولسیون های داخلی باشد. که این چربی ها نه تنها منبع انرژی مناسب لاروها هستند بلکه در کل نیازهای اسیدهای چرب ضروری و غیر ضروری را کاملا تامین می نمایند.

درصد پروتئین خام در تیمارهای ۳ و ۴ و ۵ و ۶ نسبت به ۲ تیمار اول معنی دار است. کمترین درصد ۶۵,۶۵ درصد مربوط به تیمار یک و بیشترین درصد ۶۸,۷۰ درصد مربوط به تیمار ۳ و ۵ و ۶ می باشد. درصد رطوبت در هیچ کدام از تیمارها اختلاف معنی داری در طول دوره آزمایش ها نشان نمی دهد. درصد چربی کل در طول دوره پرورش مربوط زمانی ۱۰ روز اول و ۳۰ روز پایانی بررسی نشان می دهد که بیشترین مقدار معادل ۱۴,۶۴ درصد در تیمار یک است.

شاخص های رشد شامل وزن تر، طول کل، ضریب رشد ویژه و در تیمار ۱ نسبت به تیمارهای ۳ و ۲ و ۴ و ۵ و ۶ اختلاف معنی داری در ۱۰ روز اول دوره آزمایشی دارد. درحالیکه در هیچ کدام از گروه های آزمایشی دیگر هیچ اختلاف معنی داری بین تیمار غنی شده با روغن تجاری خارجی یا سوسپانسیون های ساخت داخل نشان نمی دهند و نتایج آنها یکسانی و مشابهت دارد و بیانگر امکان جایگزینی امولسیون های ساخت داخل به جای نمونه های تجاری وارداتی آن دارد. و در ۱۰ روز اول در سطح ۹۵ درصد اختلاف معنی داری را مشخص نمی کنند.

نتایج نشان می دهد که تا روز دهم هیچ اختلاف معنی داری بین طول کل در تیمارها وجود ندارد، بنابراین می توان نتیجه گرفت هیچ یک از امولسیون های غنی ساز نتوانسته تاثیر معنی دار بر میزان شاخص های رشد تا روز ۱۰ نسبت به یکدیگر نشان بدهد، ولی در آنالیز نتایج در مرحله پایانی (روز ۳۰ ام) نشان می دهد شاخص های رشد اعم از وزن تر، طول کل، ضریب رشد ویژه، ضریب تبدیل غذایی، و ضریب چاقی در تیمار ۱ در

مقایسه با سایر تیمارها (۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶) در سطح (p0/05) اختلاف معنی دار است. و این اختلاف در ضریب تبدیل غذایی مشخص تر است. و این نتیجه در کارهای مطالعاتی (Agh, Valinassab, Sharifian, and Hosseinpour, 2009) مشابهت کامل دارد که بر روی لارو ماهی *Acipenser persicus* انجام شده است.

نتایج میزان بازماندگی در پایان دوره آزمایش (روز ۱۰) نشان می دهد که تیمارهای ۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶ به ترتیب با نسبت های، ۹۸,۲ و ۹۸,۱ و ۹۸,۴ و ۹۷,۹ و ۹۹,۳ بیشترین بازماندگی را در طول دوره ده روز پرورش دارند، ولی تیمار شماره ۱ کمترین بازماندگی به مقدار ۹۵ در صد را به نسبت خود اختصاص داده است. اختلاف درصد بازماندگی بین تیمارهای ۳ و ۴ و ۵ و ۶ با سطح اطمینان ۹۵ در صد (p0.05) تا روز ۱۰ وجود ندارد. هیچ اختلاف معنی داری از درصد بازماندگی بین تیمارهای ۲ و ۳ و ۴ و ۵ و ۶ مشاهده نمی شود. میزان بازماندگی این پژوهش با کارهای مطالعاتی حافظیه و همکاران در سال ۲۰۱۰ و ۲۰۰۹ بر روی لاروهای قره برون، و کارهای پژوهشی (Bell, Batty, Navarro, Sargent., Dick, 1995) بر روی لارو ماهی *Clupea harengus L.* مطابقت و همخوانی دارد. لذا سوسپانسیون های داخلی می تواند در آنها نیز کاملا مشابه این تحقیق باشد.

نتایج میزان بازماندگی در پایان دوره آزمایش (روز سی ام) نشان می دهد که تیمارهای ۳ و ۴ و ۵ و ۶ به ترتیب با نسبت، ۸۶,۲۲ و ۸۶,۴ و ۸۵,۲ و ۸۳,۲ و ۸۴,۲ بیشترین بازماندگی را در طول دوره پرورش دارند، ولی تیمارهای شماره ۱ و ۲ کمترین بازماندگی با مقدار ۶۵ درصد و ۸۲ در صد را به نسبت خود اختصاص داده است. اختلاف درصد بازماندگی بین تیمارهای ۱ و ۲ با شماره های ۳ و ۴ و ۵ و ۶ با سطح اطمینان ۹۵ در صد (p0.05) معنی دار است. ولی هیچ اختلاف معنی داری از درصد بازماندگی بین تیمارهای ۳ و ۴ و ۵ و ۶ مشاهده نمی شود که بیانگر اثرات یکسانی امولسیون های غنی ساز ساخت داخل با نمونه های تجاری خارجی آن می باشد میزان بازماندگی این پژوهش با کارهای مطالعاتی حافظیه و همکاران در سال ۲۰۱۰ و ۲۰۰۹ بر روی لاروهای قره برون، و مطالعاتی (Abu-Rezq, (Al-Shimmari, Dias, 1997) مطابقت و همخوانی دارد. لذا سوسپانسیون های داخلی می تواند در آنها نیز کاملا مشابه این تحقیق باشد.

در این تحقیق شنای نامتعادل، ضایعات پوستی، بی اشتهایی، بیرون زدگی چشم، ساییدگی باله ها به عنوان ناهنجاری های عمومی تلقی شد و تعداد آنها شمارش و آنالیز گردید. ناهنجاری ها در طول دوره آزمایش، کنترل و بررسی و تعداد آنها ثبت و مورد آنالیز قرار گرفت، ناهنجاری های عمومی (شنای نامتعادل، ضایعات پوستی، بی اشتهایی، بیرون زدگی چشم، ساییدگی باله ها) در گروه های آزمایشی اختلاف معنی داری در تیمارها نشان می دهند به طوریکه بیشترین آنها در گروه آزمایشی ۱ با مقدار ۳۳ مورد و کمترین آن در گروه آزمایشی ۴، به تعداد ۱۹ مورد می باشد. و اختلاف معنی داری بین تیمارهای ۱ با تیمار ۲ و ۴ نشان می دهد ولی بین گروه های آزمایشی ۳ و ۵ و ۶ دیده نمی شود. و این با نتایج گزارش شده از (Watanabe, 1992) تطبیق دارد. نتیجه نهایی تحقیق نشان می دهد که سوسپانسیون های ساخت داخل به آسانی و با موفقیت می توانند در غنی سازی ناپلی آرتیمیا برای صنعت آبرزی پروری جایگزین نمونه های تجاری وارداتی آن شوند. بدون اینکه آسیبی به درصد بازماندگی، ضریب رشد، وزن تر، وزن خشک لاروها وارد شود و اختلاف معنی داری در مقایسه با تیمار روغن امولسیون تجاری سلکو شان دهند.



## ۵- جمع بندی نهایی

نتیجه نهایی تحقیق نشان می دهد که سوسپانسیون های ساخت داخل با موفقیت می توانند در غنی سازی ناپلی آرتمیا برای صنعت آبری پروری جایگزین نمونه های تجاری وارداتی آن شود. و امکان تولید روغن های غنی ساز سلکو در داخل کشور با توانمندی های داخلی مشابه نمونه های خارجی آن به خوبی امکان پذیر بوده و کلیه تست های میدانی آن موفقیت آمیز می باشد و به راحتی می توانند جایگزین روغن های غنی ساز خارجی شوند. مقایسه نتایج حاصل از تست های آزمایشگاهی و تست های میدانی در ساختار ترکیبی، درصد و پروفیل اسید های چرب، میزان غنی شدگی در تست بر روی آرتمیا، نتایج درصد بازماندگی، ضریب رشد، وزن تر، وزن خشک، درصد پروتئین، ضریب چاقی، ضریب تبدیل غذایی، و نتایج آن بر روی حذف ناهنجاری ها در روی لارو های مورد آزمایش همگی این صحت را تایید و در مقایسه با منابع تحقیقاتی دیگران بیانگر این مسئله است.

## پیشنهادها

- ۱- با توجه به موفقیت در تست های سوسپانسیون های تولید داخل در مقایسه با نوع تجاری و وارداتی آن پیشنهاد می گردد، خط تولید نیمه صنعتی آن به صورت پایلوت به مرحله اجرا گذاشته شود.
- ۲- تاثیر و نتایج امولسیون های غنی ساز تولید داخل بر روی سایر آبریان اقتصادی نظیر تکثیر و پرورش لارو انواع ماهیان زینتی و میگوها نیز مورد آزمایش و پژوهش قرار گیرد.
- ۳- نظر به اینکه امروزه در سطح جهانی امولسیون های غنی ساز بالاتری تحت عناوین سلکوها selco easy به بازارهای مصرف عرضه شده است، نسبت به سنتز و تولید سلکو نیز اقدام گردد.
- ۴- آنجایی که روغن کبد کوسه ماهی به عنوان منبع مناسب و سرشاری از روغن های دریایی با ترکیب بالایی از EPA و DHA و ARA هستند و بیش از ۳۵ درصد وزنی مرطوب کبد کوسه ماهیان را در کل چربی تشکیل می دهد، این منابع در فراوری های سنتی دارای ضایعات و افت کیفیتی بیشتری هستند، پیشنهاد می گردد به صورت صنعتی فراوری شود.
- ۵- ماهی مرکب در صیدگاه های حوزه جنوبی کشورمان دارای بیش از ۶ درصد از کل صید را تشکیل می دهد و این منبع دارای ۱۳ درصد روغن های دریایی و درصد بالایی از آراشیدونیک اسید، ایکوزاپنتانوئیک اسید و دکوزاهگزانوئیک اسید می باشد. نسبت به فراوری این روغن ها از این منبع اقدامات لازم و تسهیلات عملی اجرا شود.
- ۶- از آنجایی که مقدار وسیعی از روغن های استحصالی کارخانجات آفتابگردان، زیتون و کلزا در منطقه و دیگر نقاط کشورمان به دلیل نداشتن کیفیت بالا یا دلایل دیگر نظیر انقضای تاریخ مصرف از چرخه مصرف انسانی خارج می شوند این روغن ها می توانند به فراورده های با ارزش بالاتر تبدیل شده و در فرمولاسیون روغن های غنی ساز مصرف شوند.
- ۷- ضایعات سایر کارخانجات فراوری روغن های گیاهی و حیوانی نظیر کارخانجات استحصال روغن کانولا، پنبه دانه، بزرک، کنجاله،... نیز مورد آنالیز و پژوهش قرار گیرند. چون گزارشی از جایگزینی این روغن ها به جای روغن ماهی در غنی سازی وجود دارد.
- ۸- جایگزینی ترکیبات امولسیفایر های گیاهی نظیر انواع صمغ ها (صمغ فارسی)، شیره بادام کوهی، صمغ، عربی شیره های تنه برخی از درختان به جای ترکیبات شیمیایی، آنها می توانند ضمن کاهش آلودگی های زیست محیطی در بالا بردن کیفی این روغن ها موثر باشد. مطالعاتی از اینکه صمغ های گیاهی شامل هیدروکلریدها می هستند که علت توانایی آنها در امولسیفیه کردن در ریز کپسوله کردن و ایجاد قوام و پایداری سازی و موارد مشابه کاربردهای فراوانی دارند و به عنوان امولسیفایرهای نباتی خوبی معرفی شده اند.
- ۹- استفاده از انواع آنتی اکسیدان های گیاهی به جای نوع های شیمیایی آن مورد تحقیق و پژوهش قرار گیرد چون موجب افزایش کیفی محصول خواهد شد.

- ۱۰- برای ممانعت از هر گونه افت کیفیت و اخذ نتیجه بهتر لازم است روغن های غنی ساز به میزان نیاز تهیه و استفاده گردد ، ماندگاری بیشتر موجب افت کیفیت آنها می شود.
- ۱۱- پیشنهاد می گردد با توجه به امکان اثر بخشی بهتر امولسیون های غنی ساز با کیفیت و قیمت مناسب در داخل کشور تاثیر تغذیه ای آن بر روی مراحل دیگر غیر از مرحله لارو در ماهیان و آبزیان اقتصادی دیگر مورد ارزیابی و پژوهش قرار گیرد.
- ۱۲- تاثیر غنی سازی امولسیون های ساخت داخل بر روی میزان غنی شدگی بر روی سایر گونه های آرتمیها نیز مورد ارزیابی قرار گیرد.
- ۱۳- ترویج و آموزش نتایج این پروژه به صورت دستورالعمل های اجرایی برای ساخت و مصرف در اختیار کلیه دست اندرکاران این صنعت قرار گیرد.
- ۱۴- نسبت به فروش دانش فنی این پروژه در قالب شرکت های دانش بنیان اقدامات لازم انجام شود.

## تشکر و قدردانی

بر خود لازم می دانیم از کلیه پرسنل مراکز تحقیقاتی شامل مرکز تحقیقات آرتمیای کشور، موسسه تحقیقات علوم شیلاتی کشور، آزمایشگاه شیمی تجزیه دانشگاه ارومیه، مرکز تحقیقات امور دام و منابع طبیعی جهاد کشاورزی استان آذربایجان غربی، از آزمایشگاه های کنترل کیفی مواد غذایی و مهندسی مواد غذایی آن، جهاد دانشگاهی ارومیه، پرسنل و کارکنان کارگاه تکثیر و پرورش ماهی قزل آلا (شرکت قزل ماهی)، مرکز تحقیقات شیلاتی آبهای دور چا بهار، پژوهشکده اکولوژی خلیج فارس و دریای عمان - بندرعباس، کارخانه فراوری روغن آفتابگردان خوی و کارخانه فرآوری روغن زیتون رودبار، تشکر و قدردانی به عمل می آید.

- ۱- اویسی پور، م، ر. ۱۳۸۵. غنی سازی دافنی با روغن ماهی و ویتامین C و اثر آن بر رشد و بازماندگی و ترکیبات بدنی لارو تاسماهی ایرانی. رساله فوق لیسانس دانشگاه تربیت بدنی مدرس. ۱۶۵ ص.
- ۲- حافظیه، م؛ کامارودین، ص؛ سعد، چ؛ کمال عبد ستار، م؛ آق، ن. و حسین پور، ح. ۱۳۸۸. مقایسه ترکیبات شیمیایی آرتمیا ارومیانا غنی شده با منابع و سطوح مختلف در (HUFA) اسیدهای چرب غیر اشباع بلند زنجیره‌زمانهای مختلف، مجله علمی شیلات، سال هجدهم، شماره ۱. بهار ۱۳۸۸، صفحات ۴۳ تا ۵.
- ۳- زارعی، ابوالفضل، ۱۳۸۳، "تعیین ارزش غذایی و قابلیت هضم پروتئین، پودریومس آرتمیابا استفاده از روش های بیولوژیکی و شیمیایو استفاده از سطوح مختلف آن در جیره غذایی جوجه های گوشتی". پایان نامه دکترای تخصصی، دانشگاه آزاد اسلامی. تهران.
- ۴- سروه، ق. ۱۳۹۱. اپتیمم سازی غنی سازی آرتمیا اورمیانا آرتمیا فرانسیسکانا با روغن کلزا، ... پایان نامه فوق لیسانس، دانشگاه اورمیة ۱۱۰ ص.
- ۵- فلاحتکار، ب. ۱۳۸۴. اثرات ویتامین C جیره بر برخی شاخص های هماتولوژیک، بیوشیمیایی و رشد در فیل ماهی (*Huso huso*). رساله دکتری شیلات، دانشکده منابع طبیعی و علوم دریایی دانشگاه تربیت مدرس، ۸۴ ص.
- 6- Abu-Rezq, T., Al-Shimmari, J., Dias, P. 1997. Live food production using batch culture and chemostat system in Kuwait. *Hydrobiologia* 358, 173-178.
- 7- Agh N., Noori F., Irani A., Vanstappen G. and Sorgeloos P. 2011. Fine tuning of feeding practices for hatchery produced Persian sturgeon, *Acipenser persicus* and Beluga, *Huso huso*. *Aquaculture Research*, doi: 10.1111/j.1365-2109.2011.03031.X.
- 8- Anderson, W. G., Mckinley, R. S. and Colvecchia, M. 1997. The use of clove oil as a nesthetic for rainbow trout and its effects on swimming performance. *North American Jour Association of Official Analytical Chemists*.
- 9- Anonymous, 2003. Report on sturgeon fishes stock assessment in Iran. Propagation and culture deputy, Iranian Fisheries Organization. 78P. (in Persian). 2- AOAC). 1990. Official methods of analysis of the Association of Official Analytical Chemists, 15th edn. Association of Official Analytical Chemists Inc., Arlington, VA, 129P. *Nal Fishery Management*, 17 (2): 301-307.
- 10- Bell, M., V., Batty, R., Navarro, J.C., Sargent, J. R., Dick, J.R. 1995. Dietary deficiency of docosahexaenoic acid impairs vision at low light intensities in juvenile herring (*Clupea harengus* L). *Lipids* 30, 443- 449.
- 11- Bell, J. G. and Sargent, J. R. 2003. Arachidonic acid in aquaculture feeds: current status and future opportunities. *Aquaculture*, 218:491-499.
- 12- Bligh, EG, And Dyer, WY. 2009. A rapid method of total lipid extraction and purification. *Canadian Journal Biochemistry and Physiology* 37, 911-917.
- 13- Bengtson, D. A., Leger, P. and Sorgeloos, P. 1991. Use of Artemia as a food source for aquaculture. In: R.A. Broune; P. Sorgeloos and C.N.A. Trotman (eds.), *Artemia biology*. CRC Press, Boca Raton, FL., USA. Pp: 255- 280.
- 14- Copeman, L. A., Parrish, C. C. Brown, J.A. and Harel, M., 2002. Effects of docosahexaenoic, eicosapentaenoic and arachidonic acids on the early growth, survival, lipid composition and pigmentation of yellowtail flounder (*Limanda ferruginea*): live food enrichment experiment. *Aquaculture*, 210: 28.
- 15- Dhert, P., Sorgeloos, P., Devresse, B. 1993. Contributions towards a specific DHA enrichment in the live food *Brachionus plicatilis* and *Artemia sp.* In: Reinertsen, H., Dahle, L., Jorgensen, L., Tvinnereims, K. (Eds) *Fish Farming Technology*, Rotterdam, 482 p.

- 16-Dhont, J., Lavens, P. and Sorgeloos, P., 1993. Preparation and use of *Artemia* as food for shrimp and prawn larvae. In: J.P. McVey (ed.), CRC Handbook of Mariculture, 2nd edn. Volume 1. Crustacean Aquaculture. CRC Press, Boca Raton, FL, USA. Pp: 61-93.
- 17-Emadi, H., Nouri F., Hafezieh, M., Agh, N and Abrishamkar, S., 2005. Optimal condition for enrichment of juvenile *Artemia urmiana* using cod liver oil. Journal of Marine Science and Technology, 1(1). 5- 304.
- 18-Gunstone, F. D. 2004. Rapeseed and Canola Oil; Production, Processing Properties and Uses. CRC Press, pp: 37-59.
- 19-Hafezieh M.; Mohd Salah Kamarudin S.; Che Rose Bin Saad; Mostafa Kamal Abd Sattar; Agh N.; Valinassab T.; Sharifian M. and Hosseinpour H. 2009. Effects of enriched *Artemia urmiana* with HUFA on growth, survival, and fatty acids composition of the Persian sturgeon larvae (*Acipenser persicus*). Iranian Journal of Fisheries Sciences.
- 20-Huang S. S. Y., Fu C. H. L., Higgs D. A., Balfry S. K., Schulte P.M. and Brauner C. J., 2008. Effects of dietary canola oil level on growth performance, fatty acid composition and ionoregulatory development of spring Chinook salmon parr, *Oncorhynchus tshawytscha*. Aquaculture, 274. Pp: 109- 117.
- 21-Huck-Iriart, C., Jorge Candal, R. & Lidia Herrera, M. 2011. Effect of processing conditions and composition on sodium caseinate emulsions stability. Procedia Food Science, 1: 116- 122.
- 22-Han, K., Geurden, I., Sorgeloos, P. 2001. Fatty acid changes in enriched and subsequently starved *Artemia franciscana* nauplii enriched with different essential fatty acids. Aquaculture 199, 93 F 105.
- 23-Izquierdo, M. S., Arakawa, T., Takeuchi, T., Haroun, R. and Watanabe, T. 1992. Effect of n-3 HUFA levels in *Artemia* on growth of larval Japanese flounder (*Paralichthys olivaceus*). Aquaculture, 105(1): 73-82.
- 24-Kanazawa, A. 1993. Nutritional mechanisms involved in the occurrence of abnormal pigmentation in hatchery-reared flat fish. *Journal of World Aquaculture Society* 24, 162-166.
- 25-Leger, P., Bengtson, D. A., Simpson, K.L. and Sorgeloos, P. 1986. The use and nutritional value of *Artemia* as a food source. Oceanography of Marine Biology, Annual Review. 4: 521-623.
- 26-Lavens, P., Sorgeloos, P., Dhert, P. and Deresse, B. 1995. Larvafoods. In: Bromage, N. R., Roberts, R. A. (Eds), Broodstock management and egg and larval quality. Blackwell Science Ltd. Oxford, UK, p. 424.
- 27-Léger, P., Bengtson, D. A., Simpson, K. L. and Sorgeloos, P. 1986. The use and nutritional value of *Artemia* as a food source. Oceanogr. Mar. Biol. Ann. Rev. 24: 521- 623.
- 28-Léger, P., Bengtson, D. A., Sorgeloos, P., Simpson, K. L., Beck, A. D. 1987. The nutritional value of *Artemia*: a review. In: Sorgeloos, P., Bengtson, D. A., Declair, W., Jaspers, E. (Eds.), *Artemia Research and its Applications. Ecology, Culturing, Use in Aquaculture*. Universa Press, Wetteren. pp: 357 F 372
- 29-Manaffar, R. 2002. Enrichment of *Artemia urmiana* nauplii using emulsion of fatty acids and *Dunaliella* algae and investigation of fatty acids metabolism at cold temperature. MSc Thesis, 79 p.
- 30-McEvoy, L. A., Navarro, J. C., Hontario, F., Amat, F., Sargent, J. R. 1996. Two novel *Artemia* enrichment diets containing polar lipid. Aquaculture 144. Pp: 339- 352.
- 31-Mourente, G., Rodriguez, A., Tocher, D. R., Sargent, J. R. 1993. Effects of dietary docosahexaenoic acid (DHA; 22: 6n-3) on lipid and fatty acid compositions and growth in gilthead sea bream (*Sparus aurata* L.) larvae during first feeding. Aquaculture 112. Pp: 79-98.
- 32-Mohammadi, S., Abbasi, S., & Hamidi, Z. ۲۰۱۱. Effects of hydrocolloids on physical stability, rheological and sensory properties of milk–orange juice mixture. Iranian Journal of Nutrition Science and Food Technology, 5 Pp: 1–12.
- 33-Narciso, L., Morais, S., 2001. Fatty acid profile of *Palaemon serratus* (Palaemonidae) eggs and larvae during embryonic and larval development using different live diets. J. Crust. Biol. 21. 566 F 574.
- Noori, F., Azari Takami, G. and Sorgeloos, P. 2005. Enrichment of *Artemia* with essential fatty acids lipid 2.
- 34-Papp Gy. Zs, Saroglia, m., Jeney, Zs, Jeney, G., Terova, G. 1999. Effect of dietary vitamin C on tissue ascorbate and collagen status in sturgeon hybrid (*Acipenser ruthenus* \* *Acipenser baeri*). Journal of Aquaculture, 15. Pp: 258- 26.
- 35-Papp Gy. Zs, Jeney, Zs. 1995. Comparative studies on the effect of vitamin C feeding of European catfish (*Silurus glanis*) and sturgeon hybrid (*Acipenser ruthenus* \* *Acipenser baeri*). Journal of Aquaculture, 11: 372- 374.
- 36-Qian, H. F., Cui, S. W., Wange, Q., Wange, C., and Zhou, H. M. 2011. Rheological and structural characteristics of peach tree gum exudates. Food Hydrocolloids, 24: Pp 486– 493.
- 37-Rainuzzo, J. R., Reitan, K. I., Olsen, Y. 1997. The significance of lipids at early stages of marine fish: a review. Aquaculture 155, 103 F 115.

- 38-Simas-Tosin, F. F., Barraza, R. R., Petkowicz, C. L. O., Silveira, J. L. M., Sasaki, G. L., Santos, E. M. R., Gorin, P. A. J. And Iacomini, M. 2010.
- 39-Sorgeloos, P., Lavens, P. 1996. Manual on the production and use of live food for aquaculture. Fisheries Technical Paper, vol. 361, Food and Agriculture Organization of the United Nations, Rome, pp. 9-100.
- 40-Sorgeloos, P., Léger, P. 1992. Improved larviculture outputs of marine fish, shrimp and prawn. J. World Aquacult. Soc. 23, 251-264.
- 41-Sorgeloos, P., Dhert, P., Candreva, P. 2001, Use of the brine shrimp, *Artemia* spp. In marine fish larviculture. Aquaculture 200, 147-159.
- 42-Takeuchi, T., Zheng, F., Takeuchi, T., Yoshida, M., Hirokawa, J. and Watanabe, T. 1994. Nutritive value of DHA-enriched rotifer for larval cod. Nippon Sustainable Aquaculture, 60: 641- 652.
- 43-Turchini G.M., Mentasti T., Frøyland L., Orban. 2003. Effects of alternative dietary lipid sources on performance, tissue chemical composition, mitochondrial fatty acid oxidation capabilities and sensory characteristics in brown trout (*Salmo trutta* L.). Aquaculture, 225: 251-267.
- 44-Van Stappen, G. 1996. Introduction, Biology and Ecology of *Artemia*. In: Manual on the production and use of live food for aquaculture. Lavens, P and Sorgeloos, P. (Eds). FAO Fisheries technical paper 361. pp: 79-163.
- 45-Watanabe, T. 1979. Nutritional quality of living feeds used in seed production of fish. Proc. 7th Japan-Soviet Joint Symp. Aquaculture, Sept. 1978, Tokyo, pp. 49-66.
- 46-Watanabe, T., Oowa, F., Kitajima, C. and Fujita, S., 1987a. Nutritional values of live organism used in Japan for mass propagation of fish. A review. Aquaculture, 34: 115-143.
- 47-Watanabe, T. and Kiron, Y. 1994. Prospects in larval fish dietetics. Aquaculture, 124: 223- 251.

# پیوست





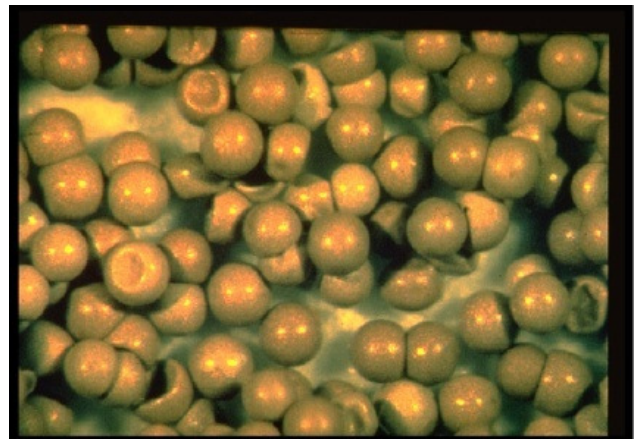
عکس ۲: جمع آوری کبد کوسه ماهی



عکس ۱: ترف های مورد استفاده



عکس ۴: نمونه روغن های استحصالی مورد استفاده



عکس ۳: سیست های آرتمیای های مورد استفاده



عکس ۳: دستگاه گاز کروماتوگرافی مورد استفاده

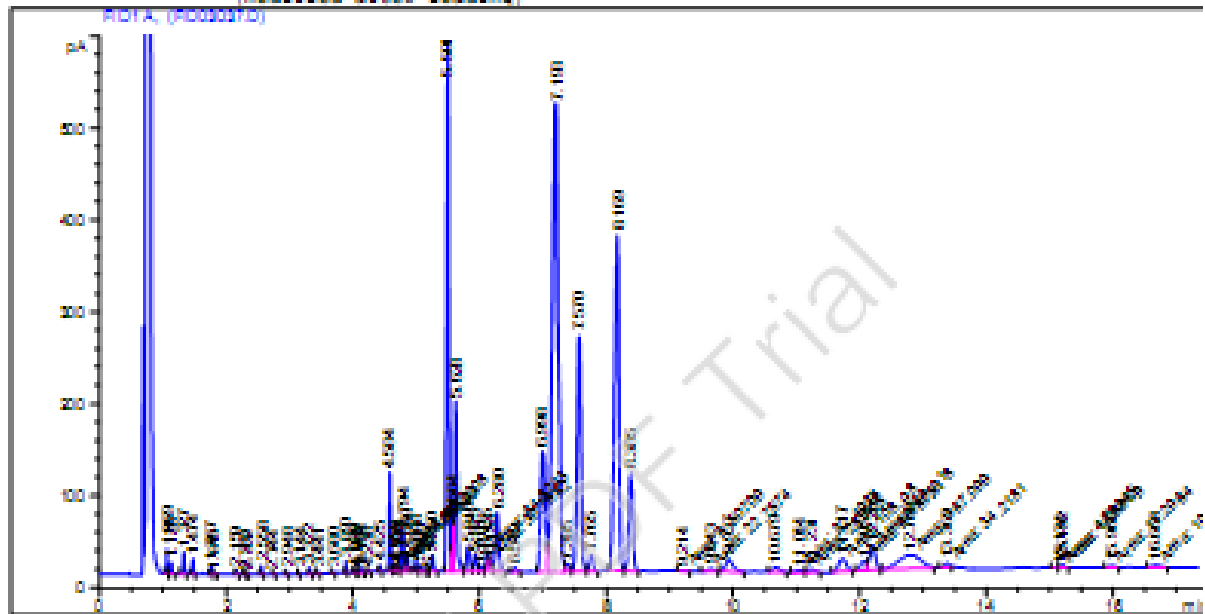
Data File C:\NFOEM\1\DATA\FID03037.D

```

Injection Date : 12/15/2012 9:03:28 AM
Sample Name :
Location : Vial 1
Acq. Operator : Dr. R. Maleki
Inj : 1
Inj Volume : Manually

Acc. Method : C:\NFOEM\1\METHODS\ANIMAFAT.M
Last changed : 12/15/2012 9:40:42 AM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)

Analysis Method : C:\NFOEM\1\METHODS\ANIMAFAT.M
Last changed : 12/15/2012 1:02:38 PM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)
    
```



Area Percent Report

```

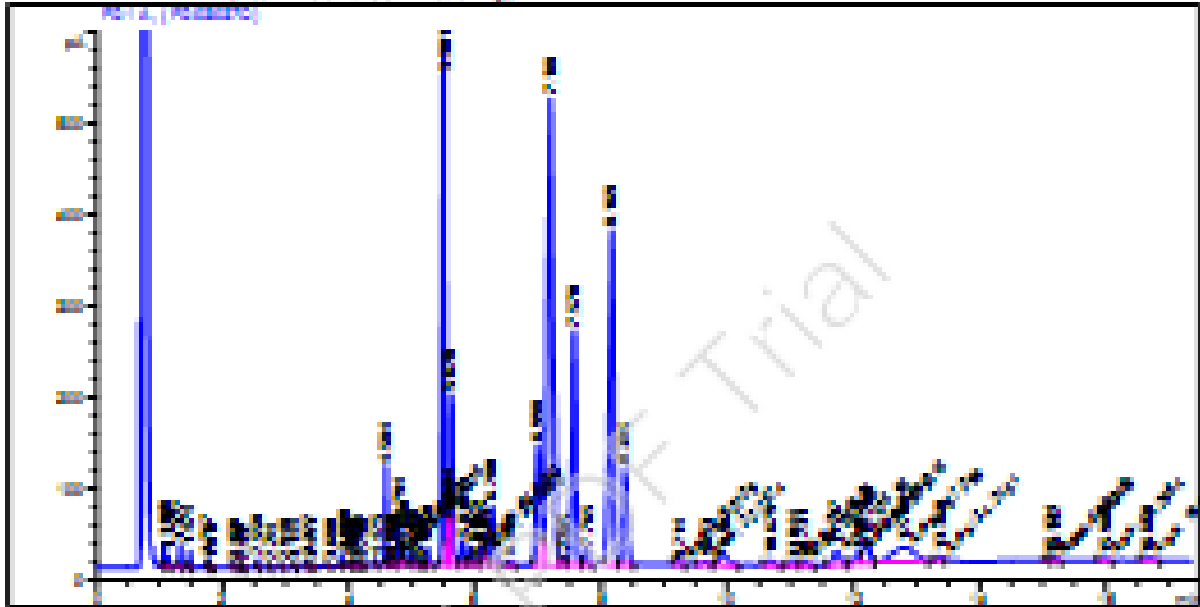
Sorted By : Signal
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Use Multiplier & Dilution Factor with ISTDs
    
```

Signal 1: FID1 A,

Peak #	RetTime [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.069	UV	0.0174	29.38838	25.83264	0.23736
2	1.128	UV	0.0204	15.74788	11.92094	0.13698
3	1.327	MS	0.0247	38.98483	24.25788	0.33909
4	1.474	UV	0.0187	20.48631	17.38826	0.17819
5	1.787	UV	0.0233	15.82292	9.95013	0.13389
6	1.815	UV	0.0211	3.08053	2.21957	0.02882
7	2.159	MS	0.0240	8.90854	5.47675	0.07749
8	2.283	FB	0.0201	2.08638	1.50785	0.01815
9	2.332	MS	0.0178	2.31329	1.95426	0.02012
10	2.558	FB	0.0226	14.12919	9.35371	0.12290
11	2.744	MS	0.0182	1.37955	1.43717	0.01200
12	2.948	FB	0.0230	5.05771	3.27155	0.04399
13	3.144	BP	0.0180	3.13512	3.03712	0.02727
14	3.322	FB	0.0237	10.72508	8.69782	0.09329

Data File: C:\PROGRA~1\COMLAB\SOFTWARE\...

Injection Date : 22/11/2012 16:02:38 390  
 Sample Name :  
 Inj. Operator : Dr. R. Hekmati  
 Location : Mat 1  
 Inj : 1  
 Inj Volume : Manually  
 Inj. Method : C:\PROGRA~1\COMLAB\SOFTWARE\...  
 Date changed : 22/11/2012 16:02:38 390 by Dr. R. Hekmati  
 (modified after loading)  
 Analysis Method : C:\PROGRA~1\COMLAB\SOFTWARE\...  
 Date changed : 22/11/2012 16:02:38 390 by Dr. R. Hekmati  
 (modified after loading)



Area Summary Report

Method By : Signal  
 Multiplier : 1.0000  
 Division : 1.0000  
 Use Multiplier & Division Setting with WDS

Signal is: WDS A,

Peak #	Retention [min]	Type	Width [min]	Area [µA*min]	Height [µA]	Area %
1	1.288	SP	0.00174	28.88838	28.88838	0.28738
2	1.328	SP	0.0004	28.70788	22.82082	0.28888
3	1.337	SP	0.0007	28.88083	20.28788	0.28808
4	1.374	SP	0.0087	20.88832	27.28838	0.27808
5	1.787	SP	0.0083	18.82282	8.88238	0.23888
6	1.808	SP	0.0011	1.88288	2.28887	0.02882
7	1.848	SP	0.0002	8.80882	8.27878	0.07708
8	1.883	SP	0.0001	1.88838	1.80788	0.01808
9	1.908	SP	0.0078	1.88238	1.88238	0.02012
10	1.888	SP	0.0028	12.22838	8.28872	0.12282
11	1.704	SP	0.0082	1.87888	1.22717	0.01202
12	1.808	SP	0.0002	1.88771	1.27188	0.01288
13	1.904	SP	0.0080	1.22812	1.22712	0.02717
14	2.223	SP	0.0087	20.72808	8.88782	0.08208

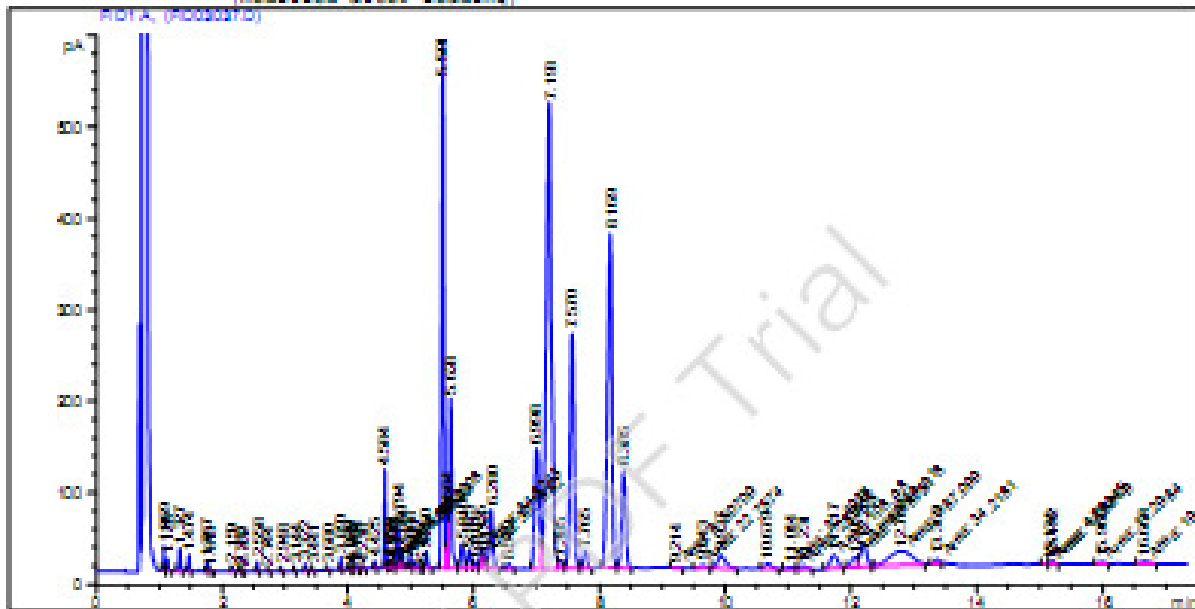
Data File C:\EPCHEM\1\DATA\FID003037.D

```

Injection Date : 12/15/2012 9:03:28 AM
Sample Name :
Acq. Operator : Dr. R. Maleki
Location : Vial 1
Inj : 1
Inj Volume : Manually

Acc. Method : C:\EPCHEM\1\METHODS\AXIMAFAT.M
Last changed : 12/15/2012 8:40:42 AM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)

Analysis Method : C:\EPCHEM\1\METHODS\AXIMAFAT.M
Last changed : 12/15/2012 1:03:38 PM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)
    
```



Area Percent Report

```

Sorted By : Signal
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Use Multiplier & Dilution Factor with ISTDs
    
```

Signal 1: FID01 A,

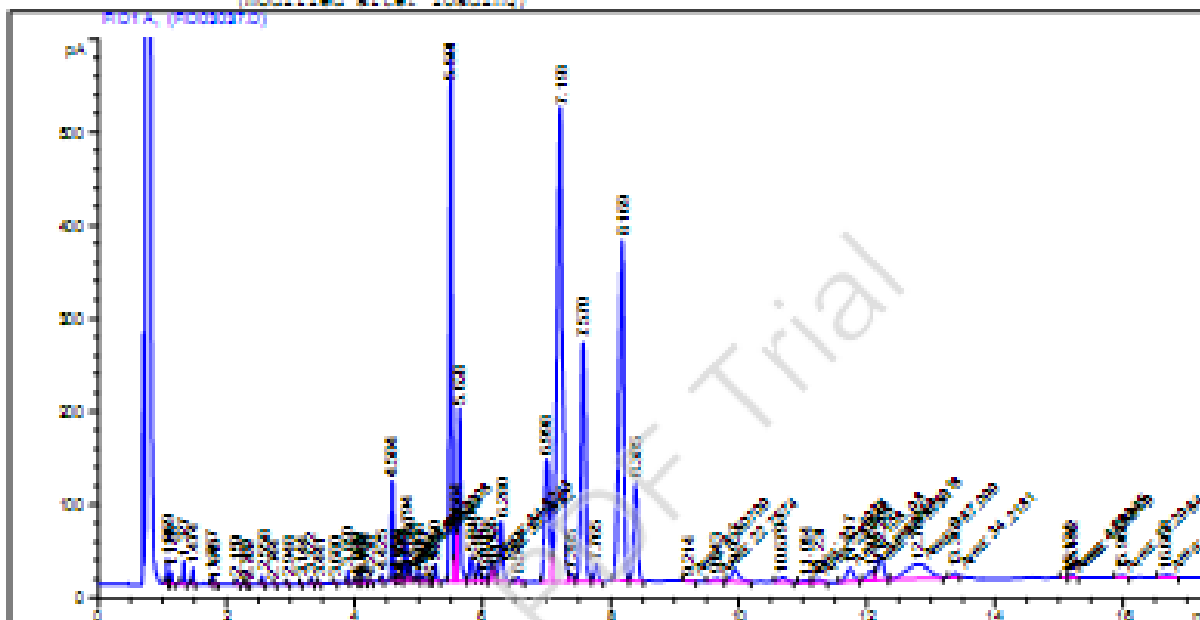
Peak #	RetTime [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.069	SV	0.0174	29.58838	25.83264	0.25736
2	1.128	VB	0.0204	15.74788	11.92094	0.13608
3	1.327	SB	0.0247	38.98483	24.25788	0.33909
4	1.474	VB	0.0187	20.48831	17.38828	0.17819
5	1.787	SV	0.0253	15.82292	9.95015	0.13589
6	1.815	VB	0.0211	3.06053	2.21957	0.02682
7	2.159	SB	0.0240	8.90854	5.47875	0.07749
8	2.283	FB	0.0201	2.08638	1.50785	0.01815
9	2.332	SB	0.0178	2.31329	1.95426	0.02012
10	2.558	FB	0.0228	14.12919	9.38371	0.12290
11	2.744	SB	0.0182	1.37955	1.43717	0.01200
12	2.948	FB	0.0230	5.03771	3.27155	0.04399
13	3.144	BF	0.0180	3.13512	3.03712	0.02727
14	3.322	FB	0.0237	10.72508	6.69782	0.09328

Data File C:\EPICHEM\1\DATA\FID03037.D

```

Injection Date : 12/15/2012 9:03:28 AM
Sample Name :
Location : Vial 1
Acq. Operator : Dr. R. Maleki
Inj : 1
Inj Volume : Manually

Acq. Method : C:\EPICHEM\1\METHODS\ASINAFAT.M
Last changed : 12/15/2012 8:40:42 AM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)
Analysis Method : C:\EPICHEM\1\METHODS\ASINAFAT.M
Last changed : 12/15/2012 1:03:38 PM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)
    
```



Area Percent Report

```

Sorted By : Signal
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Use Multiplier & Dilution Factor with ISTDs
    
```

Signal 1: FID1 A,

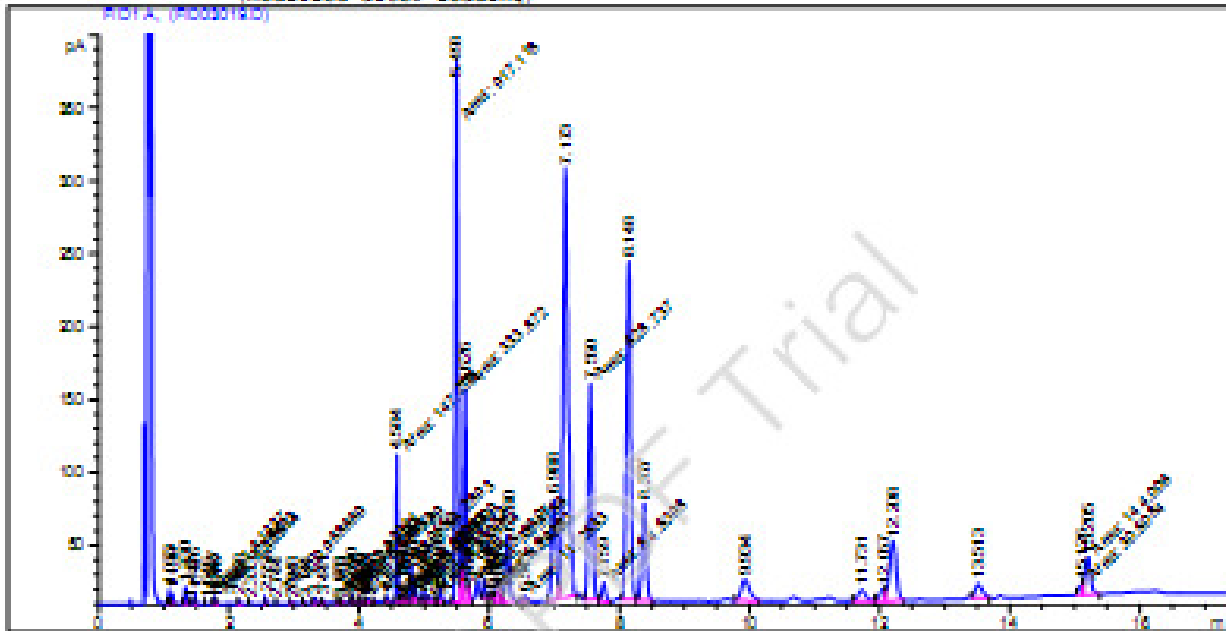
Peak #	RetTime [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.069	SV	0.0174	29.58838	29.83264	0.25736
2	1.128	VB	0.0204	15.74788	11.92094	0.13698
3	1.327	SB	0.0247	38.98483	24.25788	0.33909
4	1.474	VB	0.0187	20.48831	17.38826	0.17819
5	1.767	SV	0.0253	15.62292	9.95015	0.13589
6	1.815	VB	0.0211	3.08053	2.21957	0.02862
7	2.159	SB	0.0240	8.90854	5.47675	0.07749
8	2.283	FB	0.0201	2.08838	1.50785	0.01815
9	2.332	SB	0.0178	2.31329	1.95426	0.02012
10	2.558	FB	0.0226	14.12919	9.35371	0.12290
11	2.744	SB	0.0162	1.37955	1.43717	0.01200
12	2.948	FB	0.0230	5.05771	3.27155	0.04399
13	3.144	BF	0.0160	3.13512	3.03712	0.02727
14	3.322	FB	0.0237	10.72508	6.69782	0.09329

Data File C:\EPORIN\1\DATA\FID00019.D

```

Injection Date : 12/12/2012 9:38:18 AM
Sample Name    :                               Location  : Vial 1
Acq. Operator  : Dr. R. Maleki                 Inj       : 1
                                                    Inj Volume: Manually

Acq. Method    : C:\EPORIN\1\METHODS\ANIMAFAT.M
Last changed   : 12/12/2012 9:53:47 AM by Dr. R. Maleki
                (modified after loading)
Analysis Method : C:\EPORIN\1\METHODS\ANIMAFAT.M
Last changed   : 12/12/2012 1:08:30 PM by Dr. R. Maleki
                (modified after loading)
    
```



Area Percent Report

```

Sorted By      : Signal
Multiplier     : 1.0000
Dilution       : 1.0000
Use Multiplier & Dilution Factor with ISTDs
    
```

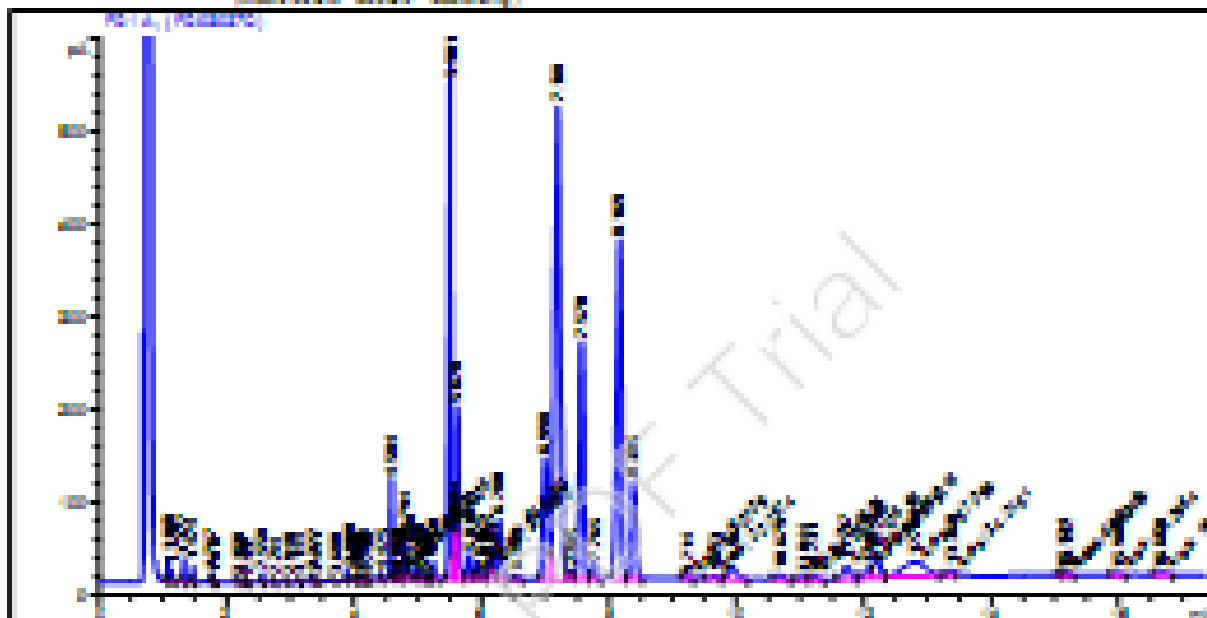
Signal 1: FID1 A,

Peak #	RetTime [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.073	BB	0.0164	10.24862	9.63638	0.15000
2	1.130	BB	0.0166	7.71882	6.61984	0.11297
3	1.330	BB	0.0217	18.17706	11.31269	0.29213
4	1.412	FP	0.0191	2.35867	1.95200	0.03452
5	1.478	BP	0.0163	8.60018	8.15940	0.12887
6	1.646	NM	0.0255	1.61337	1.05476	0.02361
7	1.787	NF	0.0239	7.76403	5.42047	0.11363
8	1.816	FM	0.0197	1.32514	1.12361	0.01939
9	2.158	BB	0.0240	4.48450	2.75772	0.08563
10	2.333	BB	0.0165	1.10784	1.03441	0.01821
11	2.558	FB	0.0219	7.78892	5.36199	0.11400
12	2.744	NM	0.0162	9.68889e+1	9.98176e+1	0.01418
13	2.948	FB	0.0250	3.40909	2.08824	0.04989
14	3.144	BP	0.0160	1.76756	1.71751	0.02887

Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 22/11/2012 8:02:38 AM
Sample Name :                               Description : Mat 1
Inj. Operator  : Dr. R. Maleki              Inj : 1
Inj. Method   : C:\PROGRAMS\1\METHODS\1\METHOD.M  Inj Volume : Manually
Date changed  : 22/11/2012 8:02:38 AM by Dr. R. Maleki
              (modified after loading)
Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\1\METHOD.M
Date changed   : 22/11/2012 8:02:38 AM by Dr. R. Maleki
              (modified after loading)
=====
    
```



Area Percent Report

```

Method By      : Signal
Multiplier    : 1.0000
Division      : 1.0000
Use Multiplier & Division Setting with WDS
    
```

Signal: 1: WDS 1.

Peak #	Retention Time [min]	Type	Match [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.028	SP	0.0174	28.88828	28.88828	0.28728
2	1.228	SP	0.0204	28.72788	22.82084	0.28888
3	1.327	SP	0.0247	28.88283	20.28788	0.28828
4	1.470	SP	0.0287	20.08832	27.28828	0.27828
5	1.787	SP	0.0283	18.82283	8.82028	0.22888
6	1.828	SP	0.0212	2.08083	2.22887	0.02883
7	1.928	SP	0.0240	8.82882	8.27878	0.07728
8	2.028	SP	0.0202	2.08828	2.82788	0.02828
9	2.028	SP	0.0178	2.22228	2.88228	0.02022
10	2.888	SP	0.0228	14.22828	8.28872	0.22882
11	2.702	SP	0.0282	2.27888	2.22727	0.02822
12	2.828	SP	0.0230	8.08772	2.27288	0.02888
13	2.262	SP	0.0280	2.22822	2.02722	0.02722
14	2.322	SP	0.0237	20.72828	8.82782	0.02828

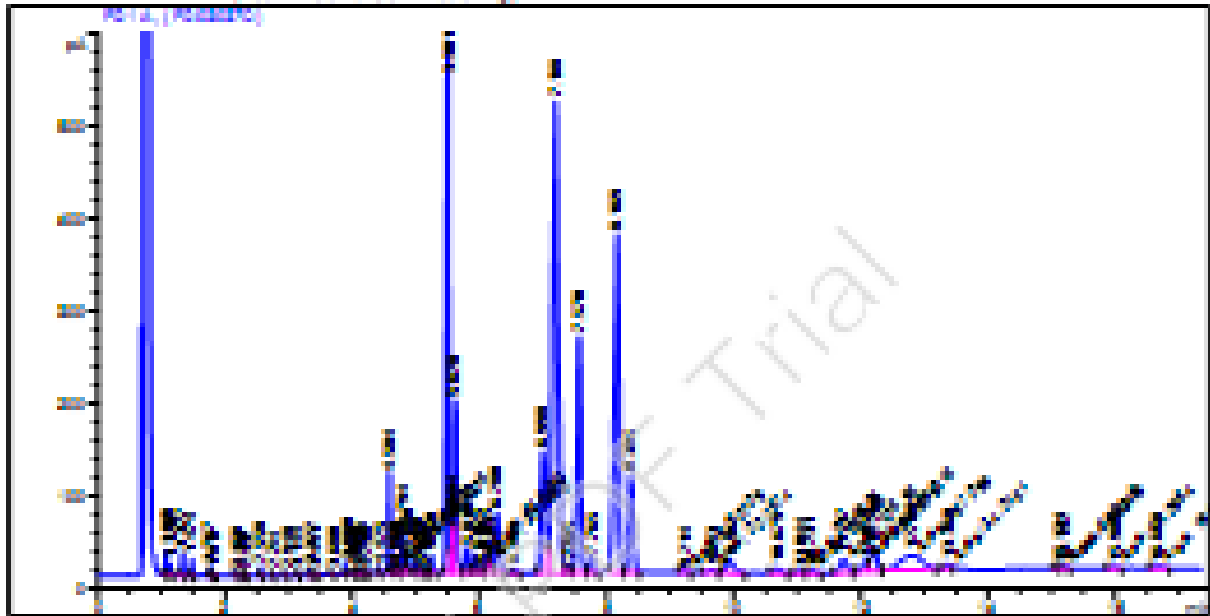
Data File: C:\MSDCHEM\1\DATA\STDCHEM.D

```

=====
Injection Date : 12/18/2012 8:02:18 AM
Sample Name :
Acquisition : Mod 1
Inj. Operator : Dr. R. Maleki Inj : 1
Inj Volume : Manually

Acq. Method : C:\MSDCHEM\1\MSDCHEM\MSDCHEM.M
Last changed : 12/18/2012 8:02:18 AM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)

Analysis Method : C:\MSDCHEM\1\MSDCHEM\MSDCHEM.M
Last changed : 12/18/2012 8:02:18 AM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)
    
```



Area Percent Report

```

=====
Report By : Report
Multiplier : 1.0000
Division : 1.0000
Use Multiplier & Division Header with STDs
    
```

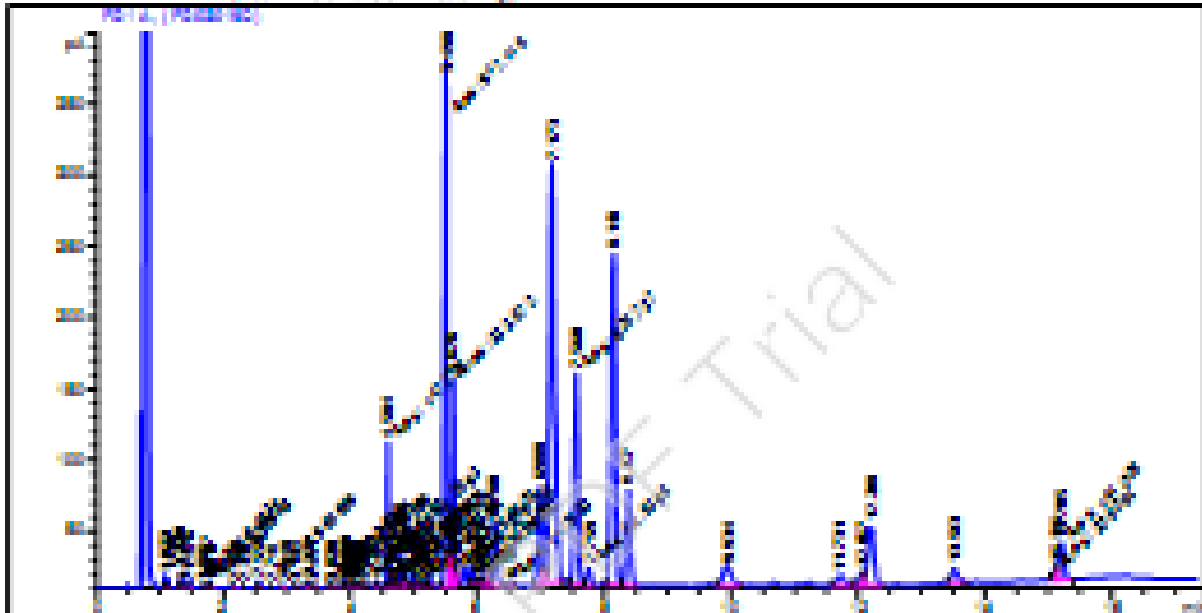
Signal 1: STD 1.

Peak #	Retention Time [min]	Type	Match [min]	Area [a.u.]	Height [a.u.]	Area %
1	1.088	SM	0.0176	28.88838	28.82280	0.28738
2	1.228	SM	0.0201	18.72788	11.82080	0.18888
3	1.327	SM	0.0217	28.88838	10.28788	0.28808
4	1.474	SM	0.0287	20.48831	11.28838	0.17818
5	1.787	SM	0.0383	18.82280	8.88018	0.18888
6	1.828	SM	0.0311	1.08838	1.22887	0.02888
7	2.188	SM	0.0210	8.82831	8.27878	0.07718
8	2.283	SM	0.0201	1.08838	1.82788	0.01818
9	2.323	SM	0.0178	1.21238	1.88238	0.02013
10	2.888	SM	0.0228	10.12818	8.28271	0.12280
11	2.701	SM	0.0183	1.27888	1.02717	0.02300
12	2.828	SM	0.0210	8.28771	5.27188	0.02388
13	2.141	SM	0.0180	1.12813	1.02713	0.02217
14	2.223	SM	0.0217	10.72818	8.82780	0.02218



Sample Name: C:\MSDCHEM\1\DATA\01\MSDCHEM\_01.D

Injection Date: 22/12/2012 8:38:18 AM  
 Sample Name:   
 Inj. Operator: Dr. R. Maleki  
 Description: Mat 1  
 Inj: 1  
 Inj Volume: Manually  
 Analysis Method: C:\MSDCHEM\1\MSDCHEM\MSDCHEM\_01.D  
 Date changed: 22/12/2012 8:38:17 AM by Dr. R. Maleki  
 (modified after loading)  
 Analysis Method: C:\MSDCHEM\1\MSDCHEM\MSDCHEM\_01.D  
 Date changed: 22/12/2012 8:38:30 AM by Dr. R. Maleki  
 (modified after loading)



Area Percent Report

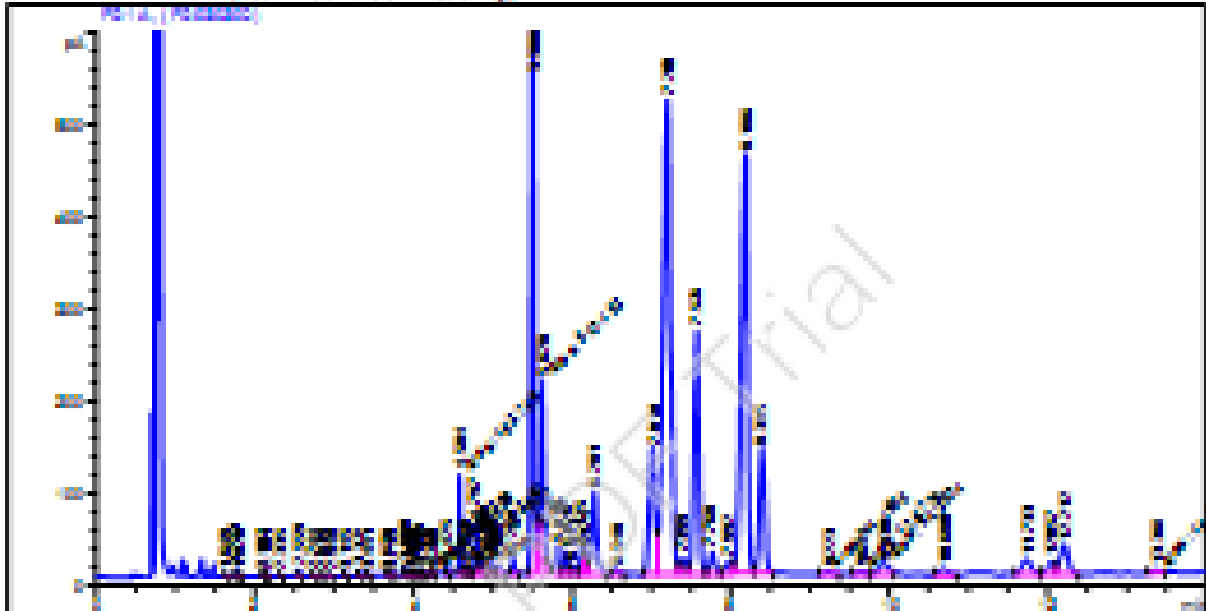
Method By: Signal  
 Multiplier: 1.0000  
 Division: 1.0000  
 Use Multiplier & Division Before with RTs

Signal 1: FID1 1.

Peak #	Retention [min]	Type	Width [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.273	MS	0.00180	10,30882	8,83888	0.18000
2	1.280	MS	0.00188	7,72882	6,82882	0.15987
3	1.330	MS	0.0017	18,17708	15,32888	0.39018
4	1.413	SP	0.00181	2,38887	2,08000	0.05082
5	1.478	SP	0.00183	8,80018	8,18800	0.13887
6	1.488	MS	0.00188	1,82887	1,60788	0.03881
7	1.500	SP	0.00188	7,78008	6,80007	0.15888
8	1.588	MS	0.00177	1,32811	1,12881	0.03888
9	1.588	MS	0.00180	4,48080	3,78772	0.08888
10	1.588	MS	0.00188	1,30781	1,13011	0.03881
11	1.888	MS	0.00188	7,78882	6,88888	0.15000
12	1.700	MS	0.00182	8,88888e-1	8,88788e-1	0.01018
13	1.808	MS	0.00180	2,08808	1,88811	0.04888
14	1.814	SP	0.00180	1,78788	1,71781	0.03887

Data File: C:\MSDCHEM\1\DATA\17020202.D

Injection Date : 12/12/2012 11:00:33 AM  
 Sample Name :  
 Acq. Operator : Dr. B. Hekmati  
 Description : Mail 1  
 Inj : 1  
 Inj Volume : Manually  
 Acq. Method : C:\MSDCHEM\1\MSDCHEM\MSDCHEM.M  
 Date changed : 12/12/2012 11:01:07 AM by Dr. B. Hekmati  
 (modified after loading)  
 Analysis Method : C:\MSDCHEM\1\MSDCHEM\MSDCHEM.M  
 Date changed : 12/12/2012 1:17:28 PM by Dr. B. Hekmati  
 (modified after loading)



Area Percent Report

Method By : Manual  
 Multiplier : 1.0000  
 Division : 1.0000  
 Use Multiplier & Division Factor with STDs

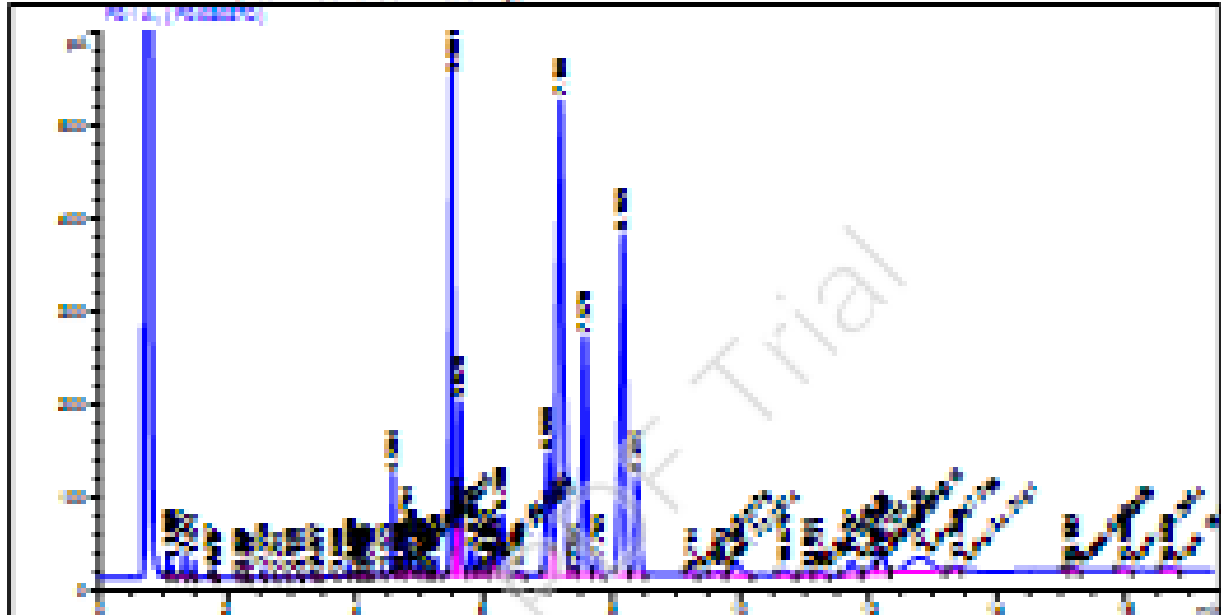
Signal 1: STD 1\_1

Peak #	Retention Time [min]	Type	Match [min]	Area [a.u.]	Height [a.u.]	Area %
1	1.8518	SP	0.0218	2139888	1.82888	0.01788
2	1.7712	SV	0.0182	2014888	7.88282	0.08328
3	1.8212	SP	0.0182	2171882	1.88812	0.01882
4	2.1217	SP	0.0188	2182888	2.88282	0.02312
5	2.1821	SP	0.0228	8.88728	2.78212	0.01717
6	2.2218	SP	0.0188	1.82828	1.88882	0.01217
7	2.8818	SP	0.0282	22.88212	7.88222	0.10072
8	2.7212	SP	0.0218	21.88288	1.12282	0.01722
9	2.8218	SP	0.0182	1.17878	1.82212	0.01177
10	2.8218	SP	0.0228	1.28228	2.88278	0.01488
11	2.1218	SP	0.0188	2.27282	2.22888	0.02808
12	2.2212	SP	0.0217	8.12128	8.28282	0.07282
13	2.2212	SP	0.0282	1.18282	2.28887	0.02318
14	2.8718	SV	0.0288	2.82828	2.18222	0.03022

Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 11/18/2012 8:01:28 AM
Sample Name :
Injection Volume : 10.0000
Inj. Operator : Dr. M. Hekmati
Inj. Volume : 10.0000
Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 11/18/2012 8:01:28 AM by Dr. M. Hekmati
Injection Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 11/18/2012 8:01:28 AM by Dr. M. Hekmati
=====
    
```



Area Percent Report

```

=====
Method By : Hekmati
Multiplicator : 1.0000
Dilution : 1.0000
Data Multiplicator & Dilution: Multiplier: 1.0000
=====
    
```

Report 1: P001.D

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.258	SP	0.00174	28.88828	28.88828	0.28728
2	1.328	SP	0.00161	18.71788	11.83281	0.18888
3	1.327	SP	0.00167	28.98283	20.28788	0.28808
4	1.274	SP	0.00187	20.18821	27.28828	0.17828
5	1.787	SP	0.00183	18.82283	8.88218	0.18888
6	1.858	SP	0.00111	2.08283	2.28887	0.02883
7	2.128	SP	0.00101	8.82882	8.27878	0.07728
8	2.283	SP	0.00101	2.08828	1.82788	0.01828
9	2.323	SP	0.00178	2.02288	1.88228	0.02023
10	2.888	SP	0.00108	11.12828	8.28871	0.12282
11	2.714	SP	0.00182	1.27888	1.22717	0.01222
12	2.868	SP	0.00101	8.08771	2.27188	0.02888
13	2.914	SP	0.00182	2.12823	2.02712	0.02727
14	3.223	SP	0.00187	12.72828	8.88782	0.08228

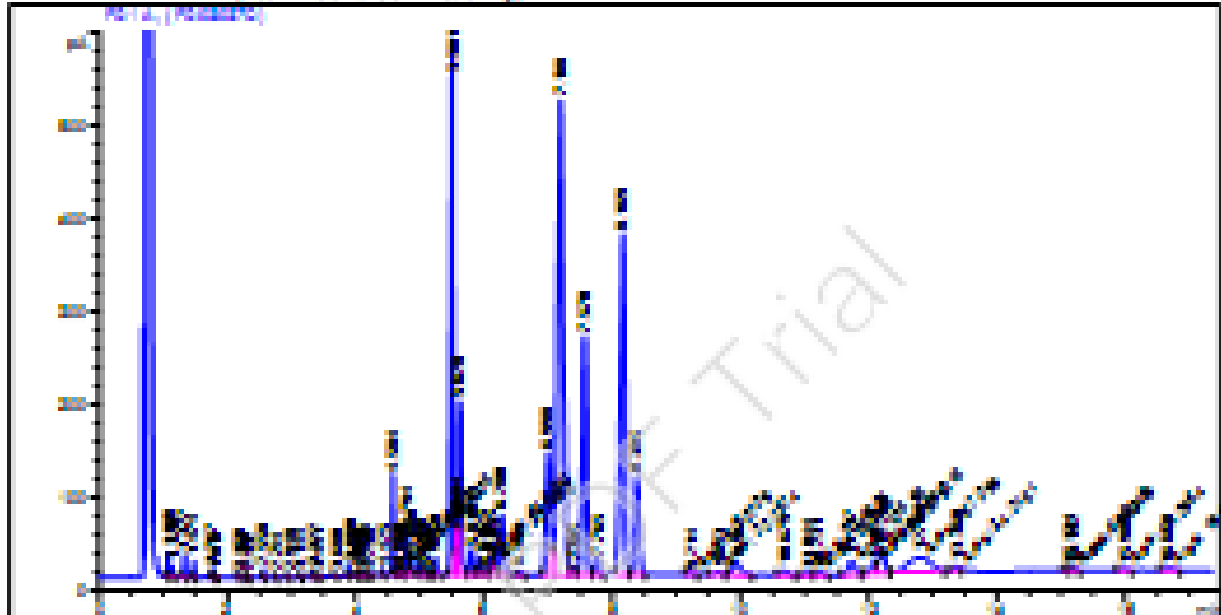
Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 11/18/2012 8:01:28 AM
Sample Name :
Injection Volume : 10.0000
Inj. Operator : Dr. M. Hekmati
Inj. Volume : Manualy

Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\DEFAULT.M
Date changed : 11/18/2012 8:01:28 AM by Dr. M. Hekmati
(Intelligent software loading)

Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\DEFAULT.M
Date changed : 11/18/2012 8:01:28 AM by Dr. M. Hekmati
(Intelligent software loading)
    
```



```

=====
Area Reporting Report
=====
Method By : Hekmati
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Date Multiplier & Dilution: Match with MTCs
    
```

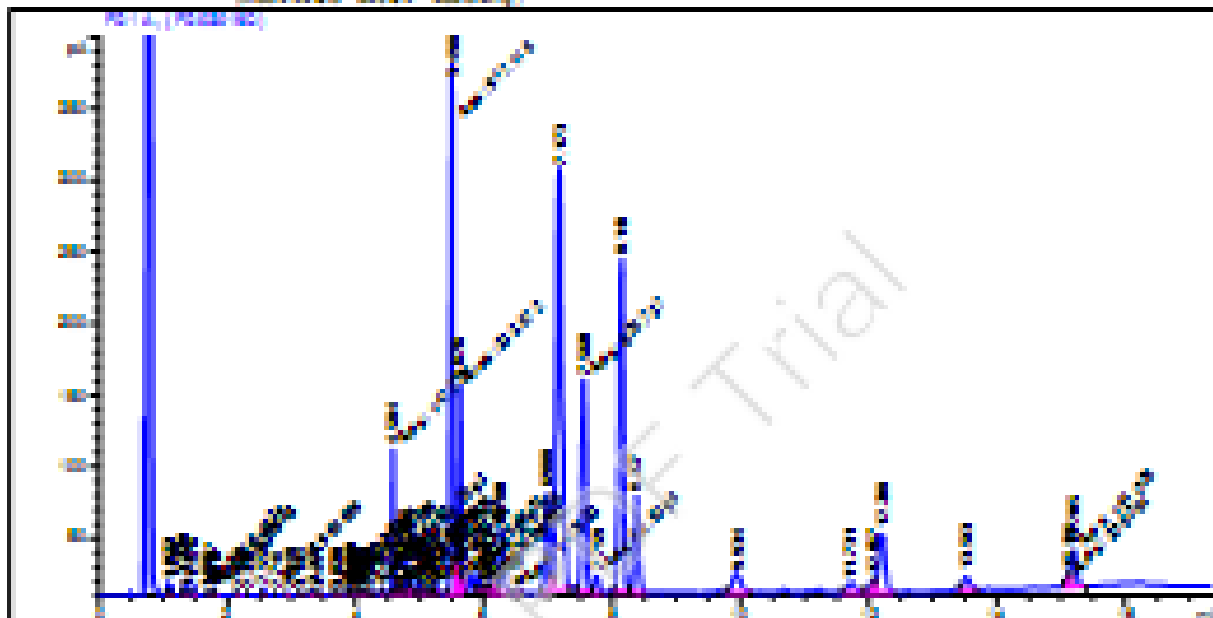
Report 1: RESULTS

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.257	SP	0.0174	28.88828	28.88828	0.28728
2	1.328	SP	0.0204	18.71788	11.82080	0.18888
3	1.327	SP	0.0167	28.98283	20.28788	0.28808
4	1.274	SP	0.0187	20.48820	27.28828	0.17828
5	1.787	SP	0.0183	18.82283	8.88218	0.18888
6	1.858	SP	0.0111	2.08283	2.28887	0.02883
7	2.128	SP	0.0101	8.82882	8.27878	0.07728
8	2.283	SP	0.0101	2.08828	1.82788	0.01828
9	2.323	SP	0.0178	2.12228	1.88228	0.02022
10	2.888	SP	0.0108	11.12828	8.28871	0.12282
11	2.714	SP	0.0182	1.27888	1.22717	0.01222
12	2.808	SP	0.0101	8.08771	2.27188	0.02288
13	2.814	SP	0.0182	2.12822	2.02712	0.02727
14	2.823	SP	0.0187	12.72828	8.88782	0.08228

Data File: C:\PROFIBIO\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 11/01/2012 8:04:18 AM
Sample Name :
Injection Volume : 100.00 µl
Inj. Operator : Dr. M. Hekmati
Inj. Volume : 100.00 µl
Inj. Method : C:\PROFIBIO\1\METHODS\INJECT.M
Date changed : 11/01/2012 8:04:17 AM by Dr. M. Hekmati
Method Name : (method name loading)
Analysis Method : C:\PROFIBIO\1\METHODS\ANAL.M
Date changed : 11/01/2012 8:04:20 AM by Dr. M. Hekmati
Method Name : (method name loading)
=====
    
```



=====

Area Percent Report

=====

```

Method By : Hekmati
Multiplicator : 1.0000
Division : 1.0000
Cum Multiplicator & Division: Same as the MTC
    
```

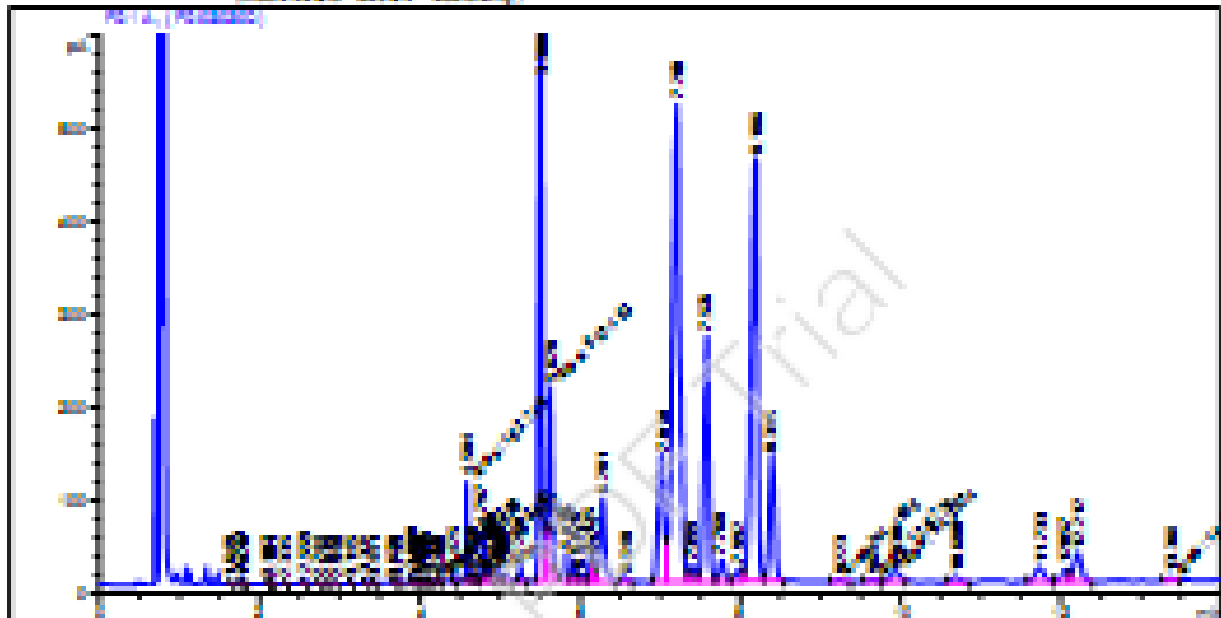
Report 1: P001.D

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.073	MS	0.0000	10.00000	8.00000	0.10000
2	1.120	MS	0.0000	7.70000	6.00000	0.10000
3	1.220	MS	0.0017	28.00000	22.00000	0.30000
4	1.213	SP	0.0000	2.00000	1.00000	0.02000
5	1.278	SP	0.0000	8.00000	6.00000	0.10000
6	1.408	MS	0.0000	1.00000	1.00000	0.01000
7	1.487	SP	0.0000	7.70000	6.00000	0.10000
8	1.588	MS	0.0000	1.00000	1.00000	0.01000
9	1.787	MS	0.0000	2.00000	1.00000	0.02000
10	1.828	MS	0.0000	1.00000	1.00000	0.01000
11	1.928	MS	0.0000	1.00000	1.00000	0.01000
12	2.228	MS	0.0000	8.00000	6.00000	0.10000
13	2.288	MS	0.0000	2.00000	1.00000	0.02000
14	2.408	SP	0.0000	1.00000	1.00000	0.01000

Data File: C:\PROFERS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 11/01/2012 11:00:33 AM
Sample Name :
Injection : 1
Inj. Operator : Dr. M. Hekmati
Injection : 1
Inj Volume : 100ul
Inj. Method : C:\PROFERS\1\METHODS\DEFAULT.M
Date changed : 11/01/2012 11:01:07 AM by Dr. M. Hekmati
Injection Method : C:\PROFERS\1\METHODS\DEFAULT.M
Date changed : 11/01/2012 11:17:33 AM by Dr. M. Hekmati
=====
    
```



Area Percent Report

```

Method By : Hekmati
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Date Multiplier & Dilution: Multiplier: 1.0000
    
```

Report 1: RESULTS

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.80	PK	0.0000	2132888	1.82888	0.01788
2	1.77	PK	0.0000	1018288	1.88288	0.08328
3	1.82	PK	0.0000	2071880	1.88828	0.01880
4	2.10	PK	0.0000	2022888	2.88288	0.02288
5	2.18	PK	0.0000	818728	2.78228	0.00727
6	2.22	PK	0.0000	1.82828	1.88828	0.00227
7	2.10	PK	0.0000	1218228	1.28228	0.00228
8	2.10	PK	0.0000	2182888	1.02888	0.01728
9	2.82	PK	0.0000	1.07878	1.82228	0.00277
10	2.80	PK	0.0000	0.28228	2.88278	0.00288
11	2.11	PK	0.0000	2.22882	2.28888	0.00888
12	2.22	PK	0.0000	8.22288	8.28882	0.07282
13	2.11	PK	0.0000	0.18288	2.28887	0.00218
14	2.87	PK	0.0000	2.82228	2.18228	0.00228

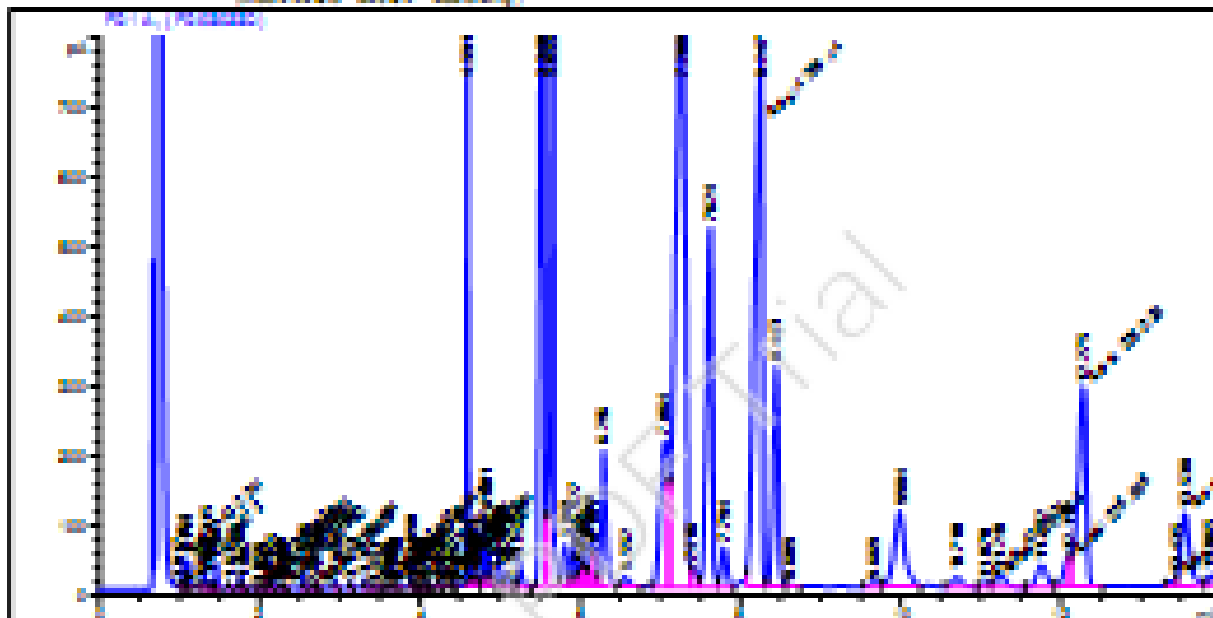
Data File: C:\PROFESSOR\DATA\TEST000001.D

```

=====
Injection Date : 22/03/2012  8:08:00 AM
Sample Name :
Injection Volume : 100 µl
Inj. Operator : Dr. M. Maleki
Inj. Volume : Manualy

Inj. Method : C:\PROFESSOR\SOFTWARE\MSDCHEM\
Data changed : 22/03/2012  8:08:00 AM by Dr. M. Maleki
Method Name : (method name loading)

Analysis Method : C:\PROFESSOR\SOFTWARE\MSDCHEM\
Data changed : 22/03/2012  8:08:00 AM by Dr. M. Maleki
Method Name : (method name loading)
    
```



Area Percent Report

```

=====
Method By : Hamed
Multiplicator : 1.0000
Dilution : 1.0000
Data Multiplicator & Dilution: Multiplier: 1.0000
    
```

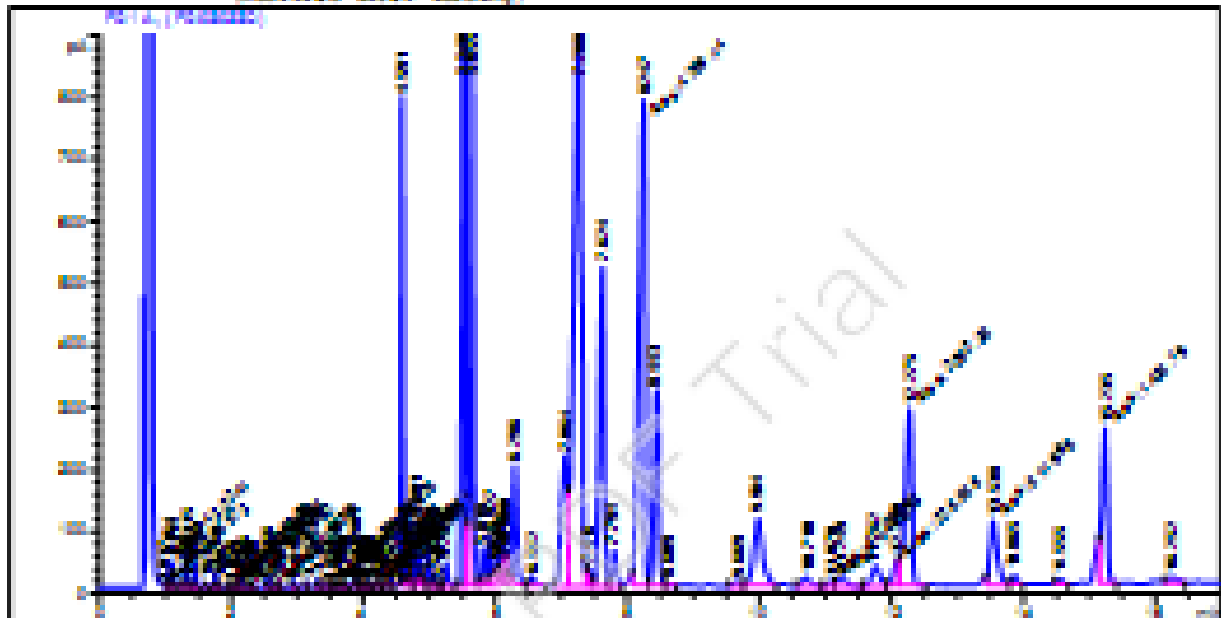
Report 1: TEST 1\_

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA.s]	Height [µA]	Area %
1	1.027	SP	0.0188	2.48873	2.42873	0.00023
2	1.034	SP	0.0176	28.32013	28.32008	0.00238
3	1.214	SP	0.0008	67.80033	68.80891	0.00530
4	1.268	SP	0.0008	8.71888	8.88888	0.00067
5	1.308	SP	0.0001	82.00000	82.00783	0.00064
6	1.400	SP	0.0008	22.80887	8.78773	0.00168
7	1.583	SP	0.0181	28.17088	28.83848	0.00218
8	1.628	SP	0.0001	7.08888	8.10008	0.00058
9	1.780	SP	0.0003	22.02878	27.03813	0.00167
10	1.807	SP	0.0008	8.08010	6.87008	0.00788
11	1.888	SP	0.0000	2.88337	1.88808	0.00718
12	2.023	SP	0.0008	2.78808	2.08783	0.00788
13	2.087	SP	0.0178	8.82718e-1	8.18708e-1	0.00088
14	2.288	SP	0.0008	22.88808	22.88808	0.00288

Data File: C:\PROFESSOR\DATA\75000001.D

```

=====
Injection Date : 11/01/2012 11:08:01 AM
Sample Name :
Inj. Operator : Dr. M. Maleki
Description : Std. 1
Inj. Volume : 1
Inj. Method : C:\PROFESSOR\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 11/01/2012 11:08:01 AM by Dr. M. Maleki
(Intelligent software loading)
Analysis Method : C:\PROFESSOR\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 11/01/2012 11:08:01 AM by Dr. M. Maleki
(Intelligent software loading)
=====
    
```



=====

Area Percent Report

```

Method By : Report
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Date Multiplier & Dilution: Multiplier: 1.0000
    
```

Report 1: STD 1.

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.027	SP	0.0188	21.08873	21.02873	0.00084
2	1.084	SP	0.0176	48.32013	48.30088	0.13044
3	1.214	SP	0.0008	67.80033	68.80881	0.13048
4	1.288	SP	0.0008	8.718888	8.88888	0.02180
5	1.308	SP	0.0001	80.00000	80.00783	0.20878
6	1.400	SP	0.0008	13.80887	8.78773	0.03880
7	1.583	SP	0.0181	48.17088	48.80848	0.13030
8	1.628	SP	0.0001	7.08888	8.00008	0.01888
9	1.780	SP	0.0003	22.02878	27.00843	0.11823
10	1.807	SP	0.0008	6.08014	6.87018	0.01801
11	1.888	SP	0.0000	2.88337	1.88848	0.00730
12	2.023	SP	0.0008	2.78808	2.08783	0.00788
13	2.087	SP	0.0178	8.82748e-1	8.18708e-1	0.00088
14	2.288	SP	0.0008	22.88808	22.88808	0.06080



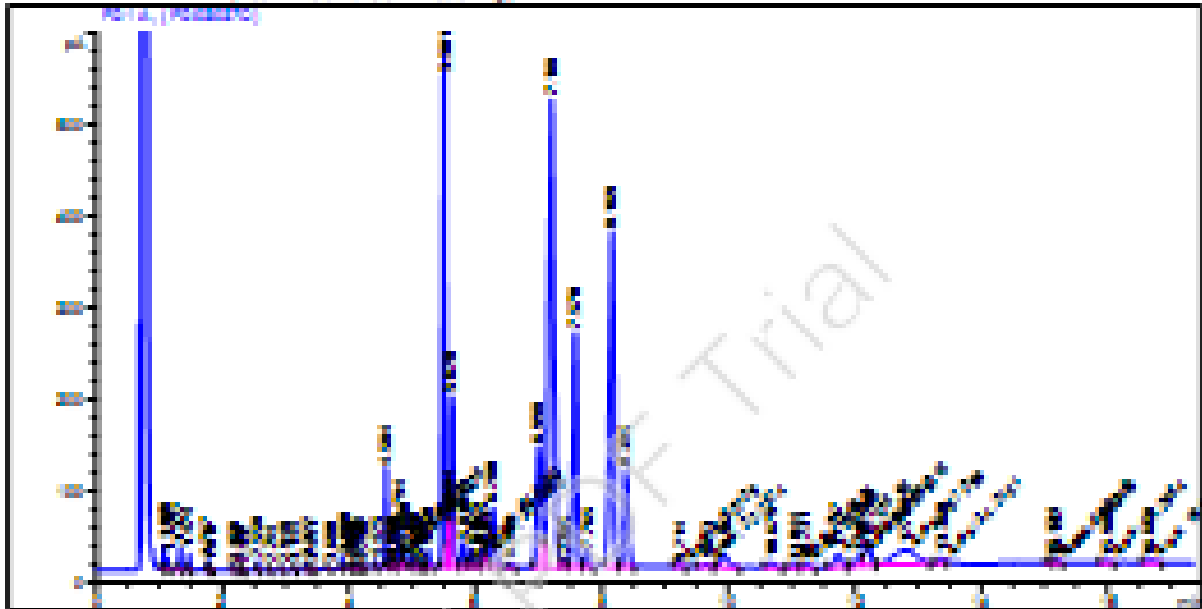
Save File C:\PROGRAMS\1\GC\DATA\GC000001.D

=====

Injection Date : 22/08/2012 8:00:00 AM  
 Sample Name :  
 Inj. Operator : Dr. M. Hafezi  
 Description : Mat. 1  
 Inj. : 1  
 Inj. Volume : 100ul

Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\GC\BIN\GC000001.M  
 Data Manager : 22/08/2012 8:00:00 AM by Dr. M. Hafezi  
 (modified after scanning)

Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\GC\BIN\GC000001.M  
 Data Manager : 22/08/2012 8:00:00 AM by Dr. M. Hafezi  
 (modified after scanning)



Area Summary Report

Report By : Report  
 Multiplier : 1.0000  
 Division : 1.0000  
 Use Multiplier & Division Setting with NTCs

Report to: NTC 1

Peak #	Retention [min]	Type	Width [min]	Area [pA*min]	Height [pA]	Area %
1	1.288	SP	0.00174	28.88828	28.82282	0.28728
2	1.328	SP	0.00104	18.70788	21.82082	0.18888
3	1.327	SP	0.00107	28.88082	20.28788	0.28808
4	1.270	SP	0.00187	20.08822	27.28828	0.17828
5	1.787	SP	0.00183	18.82282	8.8228	0.18888
6	1.828	SP	0.0011	1.08082	1.28887	0.08882
7	1.288	SP	0.0010	8.82882	8.27878	0.07788
8	1.283	SP	0.0011	1.08882	1.82788	0.08888
9	1.283	SP	0.0018	1.22282	1.8828	0.08282
10	1.888	SP	0.0018	11.12828	8.28872	0.12282
11	1.700	SP	0.00182	1.27888	1.22717	0.02282
12	1.808	SP	0.0010	8.08772	1.27888	0.02888
13	1.100	SP	0.00182	1.12828	1.02712	0.02727
14	1.282	SP	0.0017	20.72828	8.88782	0.08288

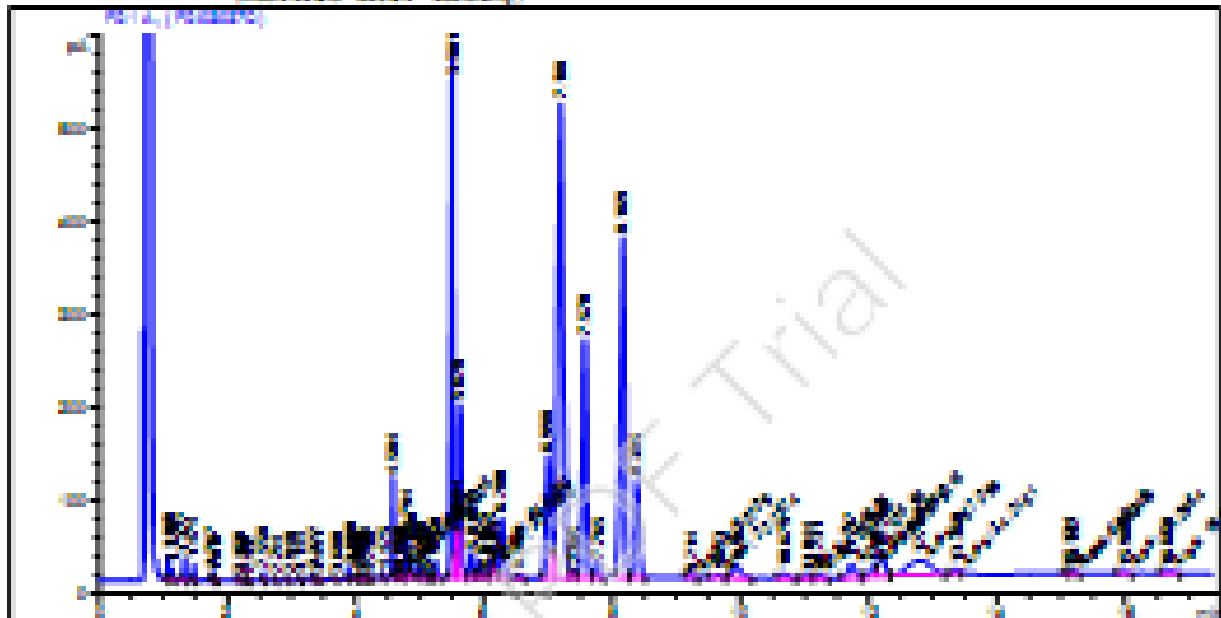
Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 11/18/2012 8:01:28 AM
Sample Name :
Injection Volume : 10.0000
Inj. Operator : Dr. M. Hekmati
Inj. Volume : Manualy

Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\DEFAULT.M
Date changed : 11/18/2012 8:01:28 AM by Dr. M. Hekmati
(Intelligent software loading)

Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\DEFAULT.M
Date changed : 11/18/2012 8:01:28 AM by Dr. M. Hekmati
(Intelligent software loading)
    
```



Area Reporting Report

```

Method By : Hekmati
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Date Multiplier & Dilution: Multiplier: 1.0000
    
```

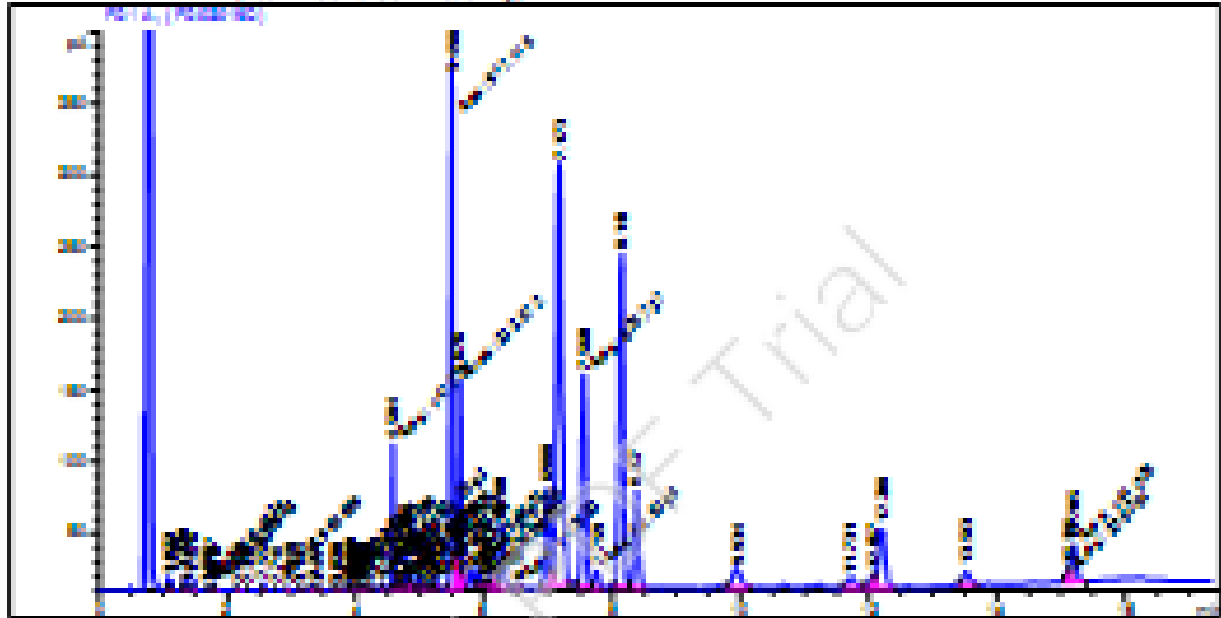
Report 1: RESULTS

Peak #	Retention [min.]	Type	Match [min.]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.058	SP	0.0174	28.88828	28.88828	0.12728
2	1.228	SP	0.0204	28.72788	21.82080	0.12888
3	1.327	SP	0.0217	28.98283	20.28788	0.12808
4	1.474	SP	0.0287	20.48820	27.28828	0.17828
5	1.787	SP	0.0282	28.82282	8.88288	0.12888
6	1.828	SP	0.0211	2.08282	2.22887	0.02882
7	2.288	SP	0.0202	8.82882	8.27878	0.07728
8	2.282	SP	0.0201	2.08828	1.82788	0.01828
9	2.222	SP	0.0178	2.22228	1.88228	0.02022
10	2.888	SP	0.0208	10.12828	8.28872	0.12282
11	2.702	SP	0.0182	1.27888	1.22727	0.01222
12	2.808	SP	0.0202	8.08772	2.27288	0.02288
13	2.812	SP	0.0182	2.12822	2.02722	0.02722
14	2.222	SP	0.0207	22.72828	8.88782	0.08228

Data File: C:\PROFERS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 11/21/2012 8:06:18 AM
Sample Name :
Inj. Operator : Dr. M. Hafezi
Description : Std 1
Inj. Volume : 1
Inj. Method : C:\PROFERS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 11/21/2012 8:06:17 AM by Dr. M. Hafezi
(Intelligent software handling)
Analysis Method : C:\PROFERS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 11/21/2012 8:06:30 AM by Dr. M. Hafezi
(Intelligent software handling)
=====
    
```



Area Percent Report

```

Method By : Hafezi
Multiplier : 1.0000
Division : 1.0000
Sum Multiplier & Division: Multiplier: 1.0000
    
```

Report 1: STD 1\_

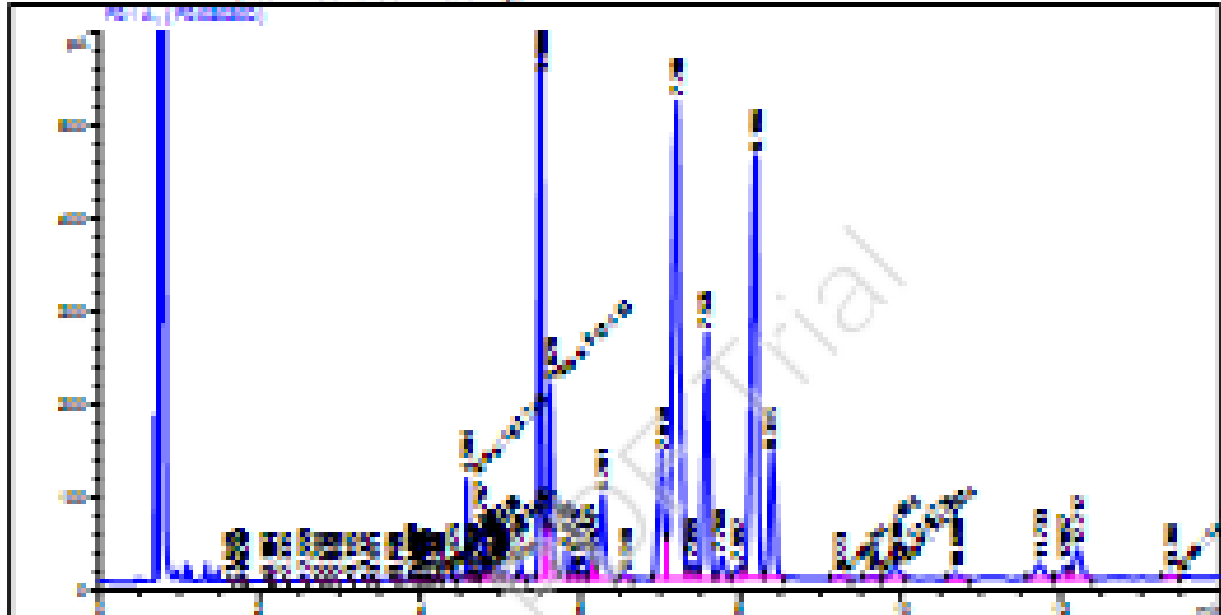
Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.073	SM	0.0184	10.34893	8.83888	0.18000
2	1.120	SM	0.0188	7.72893	8.83888	0.13287
3	1.220	SM	0.0177	28.17708	22.37388	0.32213
4	1.279	SM	0.0181	2.38887	1.88200	0.03482
5	1.409	SM	0.0183	8.80218	8.18810	0.12887
6	1.468	SM	0.0188	1.82237	1.08078	0.02881
7	1.587	SM	0.0188	7.78203	8.42217	0.11382
8	1.628	SM	0.0187	1.32810	1.12881	0.01838
9	1.787	SM	0.0180	4.48280	2.78773	0.08882
10	1.828	SM	0.0188	1.12784	1.02811	0.01821
11	1.988	SM	0.0188	7.78883	8.28288	0.11000
12	2.028	SM	0.0183	8.88888e+1	8.88878e+1	0.01018
13	2.188	SM	0.0180	2.12808	2.08820	0.01888
14	2.228	SM	0.0180	1.78788	1.72781	0.02887

Data File: C:\PROFERS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 22/03/2012 01:00:33 AM
Sample Name :
Injection : 1
Inj. Operator : Dr. M. Hekmati
Injection : 1
Inj Volume : 100ul

Inj. Method : C:\PROFERS\1\METHODS\DEFAULT.M
Data changed : 22/03/2012 01:01:07 AM by Dr. M. Hekmati
              (modified after loading)
Analysis Method : C:\PROFERS\1\METHODS\DEFAULT.M
Data changed : 22/03/2012 01:17:33 AM by Dr. M. Hekmati
              (modified after loading)
=====
    
```



```

=====
Area Reporting Report
=====
Method By : Hekmati
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Data Multiplier & Dilution: Multiplier: 1.0000
    
```

Report 1: P01.D\_

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µg*min]	Height [µg]	Area %
1	1.80	PK	0.0000	2.00000	1.80000	0.01700
2	1.77	PK	0.0000	10.00000	7.80000	0.08000
3	1.82	PK	0.0000	20.00000	1.80000	0.01800
4	2.10	PK	0.0000	20.00000	2.00000	0.02000
5	2.16	PK	0.0000	8.00000	2.70000	0.04700
6	2.23	PK	0.0000	1.00000	1.00000	0.01000
7	2.88	PK	0.0000	12.00000	7.00000	0.10000
8	3.10	PK	0.0000	2.00000	1.00000	0.01000
9	3.82	PK	0.0000	1.00000	1.00000	0.01000
10	3.80	PK	0.0000	0.00000	0.00000	0.00000
11	3.14	PK	0.0000	2.00000	2.00000	0.02000
12	3.22	PK	0.0000	8.00000	8.00000	0.07000
13	3.61	PK	0.0000	0.00000	0.00000	0.00000
14	3.87	PK	0.0000	2.00000	2.00000	0.02000

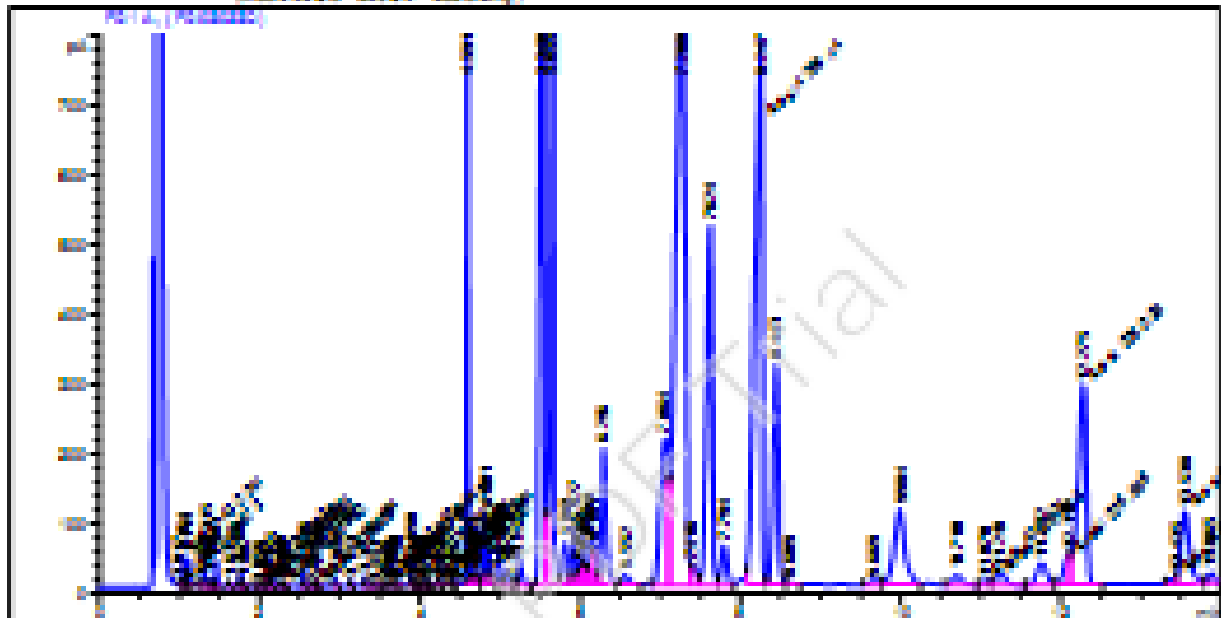
Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 22/03/2012  8:08:00 AM
Sample Name :
Injection Volume : 100.00
Inj. Operator : Dr. M. Maleki
Inj. Volume : MicroL

Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 22/03/2012  8:08:00 AM by Dr. M. Maleki
(Intelligent software loading)

Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 22/03/2012  8:08:00 AM by Dr. M. Maleki
(Intelligent software loading)
    
```



Area Percent Report

```

Method By :
Multiplicator : 1.0000
Dilution : 1.0000
Date Multiplicator & Dilution: Match with MTCs
    
```

Report 1: FID1.D

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.027	SP	0.0188	2.02873	2.02873	0.00003
2	1.028	SP	0.0176	23.32013	23.32013	0.13038
3	1.029	SP	0.0208	27.80233	28.80233	0.13030
4	1.033	SP	0.0238	8.71838	8.81838	0.02027
5	1.035	SP	0.0211	82.02300	82.02783	0.20848
6	1.036	SP	0.0238	22.82887	8.78773	0.02868
7	1.043	SP	0.0181	28.17088	28.82848	0.13038
8	1.048	SP	0.0201	7.08288	8.12308	0.02088
9	1.080	SP	0.0243	22.02878	27.02843	0.13827
10	1.087	SP	0.0208	6.08014	6.87018	0.01788
11	1.088	SP	0.0200	2.88237	1.88848	0.00718
12	1.093	SP	0.0218	2.78808	2.08783	0.00788
13	1.087	SP	0.0178	8.82713e-1	8.18703e-1	0.00288
14	1.088	SP	0.0208	22.88808	22.88808	0.08038

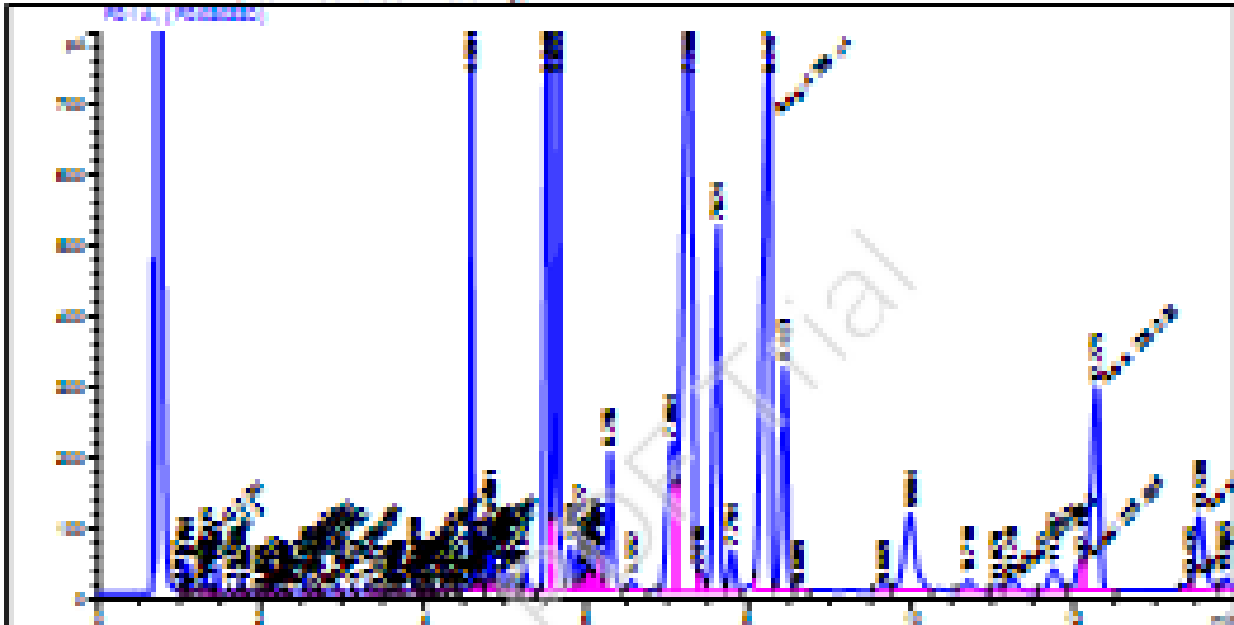
Data File: C:\PROGRA~1\DATA\TDC0001.D

```

=====
Injection Date : 22/12/2012 2:08:02 AM
Sample Name :
Acq. Operator : Dr. R. Hekmati
Description : Met 1
Seq : 1
Seq Volume : Manually

Acq. Method : C:\PROGRA~1\MSDCHEM\MSDCHEM.D
Date changed : 22/12/2012 2:08:02 AM by Dr. R. Hekmati
(Institution affine loading)

Analysis Method : C:\PROGRA~1\MSDCHEM\MSDCHEM.D
Date changed : 22/12/2012 2:23:17 AM by Dr. R. Hekmati
(Institution affine loading)
    
```



Area Response Report

```

Method By : Signal
Multiplier : 1.0000
Division : 1.0000
Use Multiplier & Division: Start with RTs
    
```

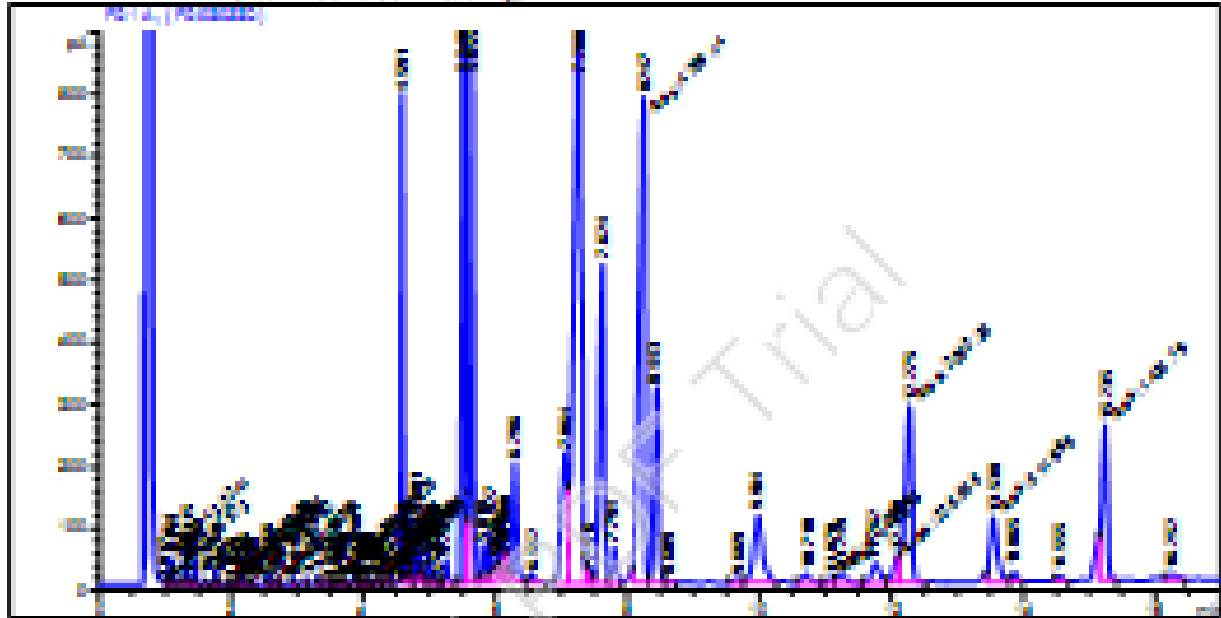
Signal 1: TDC1 A,

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µV*min]	Height [µV]	Area %
1	1.0217	MP	0.0000	2.08872	2.02872	0.00882
2	1.5864	MP	0.0070	28.32033	27.30288	0.11038
3	2.1210	MP	0.0000	27.85033	28.80288	0.11038
4	2.3888	MP	0.0000	8.78888	8.88888	0.03607
5	2.5218	MP	0.0000	80.00000	80.00783	0.31808
6	2.6200	MP	0.0000	28.82887	8.78872	0.03608
7	2.6823	MP	0.0000	28.07888	28.80288	0.11038
8	2.8218	MP	0.0000	7.08288	8.00008	0.03088
9	2.9800	MP	0.0000	27.02878	27.02813	0.10807
10	3.1827	MP	0.0000	8.88010	8.87018	0.03788
11	3.1888	MP	0.0000	2.88037	2.88818	0.01118
12	3.2218	MP	0.0000	2.78808	2.08783	0.00788
13	3.2877	MP	0.0078	8.82702e+1	8.18702e+1	0.03088
14	3.3888	MP	0.0000	22.88808	22.88808	0.09088

Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 22/03/2012  1:08:00 PM
Sample Name :
Inj. Operator : Dr. M. Mahdavi
Description : Mod. 1
Inj. Volume : 1
Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\INJECT.M
Date changed : 22/03/2012  1:08:00 PM by Dr. M. Mahdavi
Method Name : (initial offset loading)
Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\ANALYSIS.M
Date changed : 22/03/2012  1:04:00 PM by Dr. M. Mahdavi
Method Name : (initial offset loading)
=====
    
```



Area Percent Report

```

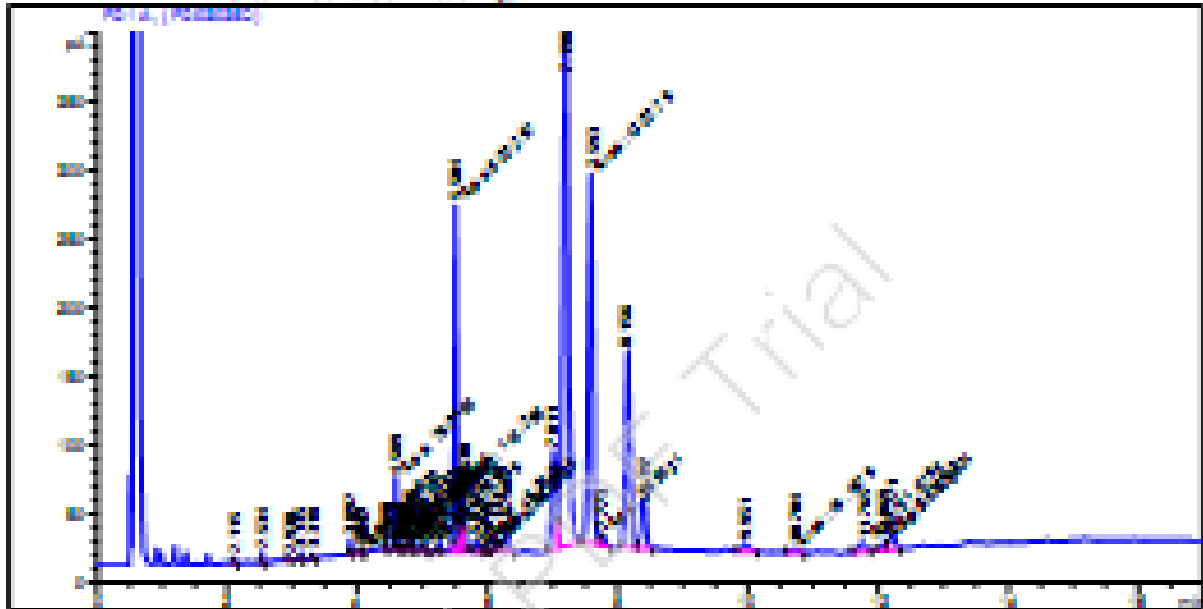
=====
Method By      : Hamed
Multiplicator : 1.0000
Dilution      : 1.0000
Date Multiplier: 1.0000
Header with RTs:
=====
    
```

Report 1: RESULTS

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.027	SP	0.0188	21.08873	21.02873	0.00884
2	1.034	SP	0.0170	48.32013	48.30088	0.19044
3	1.214	SP	0.0008	67.80033	68.80881	0.26948
4	1.288	SP	0.0008	8.718888	8.888888	0.03480
5	1.308	SP	0.0001	82.00000	82.00783	0.32878
6	1.400	SP	0.0008	12.80887	8.78773	0.05080
7	1.583	SP	0.0181	48.17088	48.83848	0.19030
8	1.628	SP	0.0001	7.08888	8.10008	0.02808
9	1.780	SP	0.0003	42.02878	27.00843	0.16823
10	1.807	SP	0.0008	8.08010	6.87008	0.03001
11	1.888	SP	0.0000	2.88837	1.88848	0.00730
12	2.023	SP	0.0008	2.78808	2.08783	0.00788
13	2.087	SP	0.0178	8.82748e-1	8.18708e-1	0.00288
14	2.288	SP	0.0008	22.88808	22.88808	0.09080

Data File: C:\PROGRA~1\QUALI~1\SOFTWARE\...

Injection Date : 13/08/2012 8:18:38 AM  
 Sample Name :  
 Inj. Operator : Dr. M. Hekmati  
 Description : Mat 1  
 Inj. : 1  
 Inj. Volume : 100ul  
 Inj. Method : C:\PROGRA~1\SOFTWARE\...  
 Data changed : 13/08/2012 8:11:02 AM by Dr. M. Hekmati  
 (modified after Sampling)  
 Analysis Method : C:\PROGRA~1\SOFTWARE\...  
 Data changed : 13/08/2012 8:18:38 AM by Dr. M. Hekmati  
 (modified after Sampling)



Area Statistics Report

Report By : Report  
 Multiplier : 1.0000  
 Division : 1.0000  
 Use Multiplier & Division Setting with RTOL

Report 1: RTOL 0.

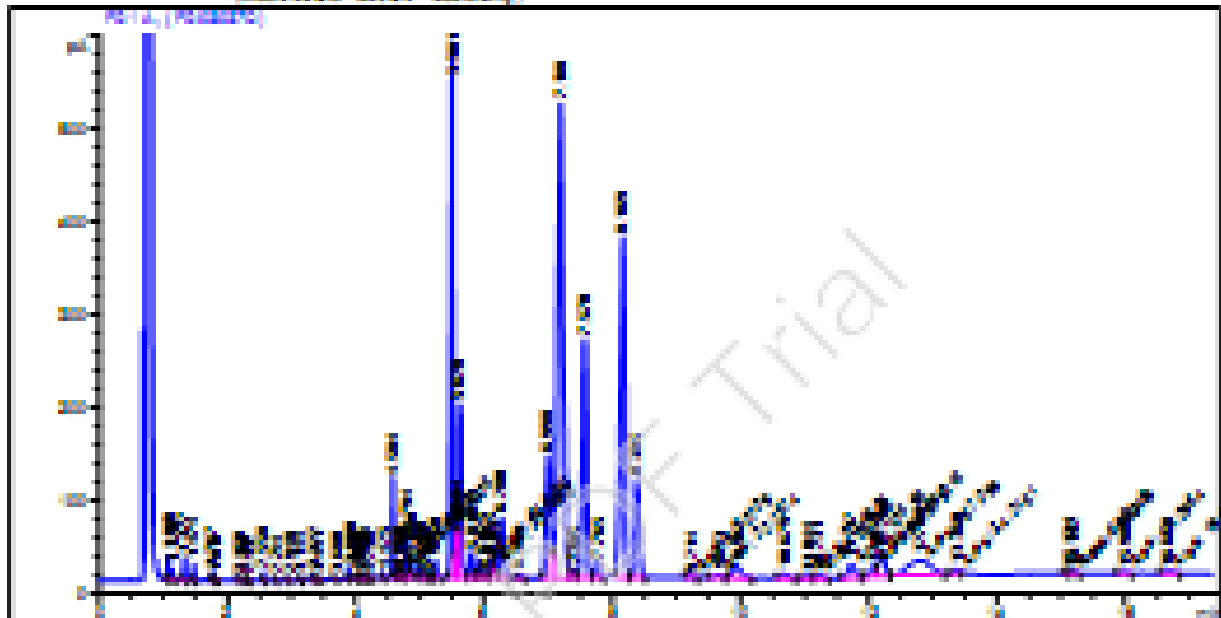
Peak #	Retention [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.70	PK	0.0083	7.92333	6.32333	0.12283
2	1.88	PK	0.0084	13.87783	8.32333	0.26237
3	1.88	PK	0.0084	8.92833	3.02333	0.17317
4	1.88	PK	0.0079	8.98633	8.27333	0.17333
5	1.88	PK	0.0047	8.05133	3.82333	0.15113
6	1.88	PK	0.0083	11.75283	10.27333	0.18888
7	1.88	PK	0.0088	3.38833	1.82373	0.08883
8	1.88	PK	0.0031	1.73183	1.32388	0.03883
9	1.88	PK	0.0077	2.75833	2.82383	0.08888
10	1.88	PK	0.0087	1.87833	1.75333	0.08833
11	1.88	PK	0.0081	78.02833	85.82833	1.32222
12	1.887	PK	0.0039	2.78288	1.82238	0.08813
13	1.70	PK	0.0058	1.82883	1.48778	0.03237
14	1.70	PK	0.0038	2.32273	1.75883	0.08873



Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 11/18/2012 8:01:28 AM
Sample Name :
Injection : 1
Inj. Operator : Dr. M. Hafezi
Description : Std. 1
Inj. Volume : 1
Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\METHOD.M
Date changed : 11/18/2012 8:01:28 AM by Dr. M. Hafezi
Method Name : (initial offset loading)
Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\METHOD.M
Date changed : 11/18/2012 1:02:00 PM by Dr. M. Hafezi
Method Name : (initial offset loading)
=====
    
```



Area Percent Report

```

=====
Method By : Hafezi
Multiplicator : 1.0000
Dilution : 1.0000
Date Multiplier & Dilution Multiplier RT(s)
=====
    
```

Report 1: STD 1.

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.258	SP	0.0174	28.88828	28.88828	0.28728
2	1.328	SP	0.0304	28.72788	21.83280	0.28888
3	1.327	SP	0.0307	28.88883	20.28788	0.28888
4	1.274	SP	0.0187	20.48820	27.28828	0.27828
5	1.787	SP	0.0383	28.82283	8.88218	0.28888
6	1.858	SP	0.0311	2.08283	2.28887	0.02883
7	2.128	SP	0.0302	8.82882	8.27878	0.07728
8	2.283	SP	0.0301	2.08828	1.82788	0.01828
9	2.323	SP	0.0178	2.02228	1.88228	0.02022
10	2.888	SP	0.0308	10.12828	8.28872	0.12282
11	2.714	SP	0.0182	1.27888	1.22717	0.01222
12	2.808	SP	0.0302	8.08772	2.27288	0.02288
13	2.814	SP	0.0182	2.12823	2.02712	0.02727
14	2.823	SP	0.0307	10.72828	8.88782	0.08228

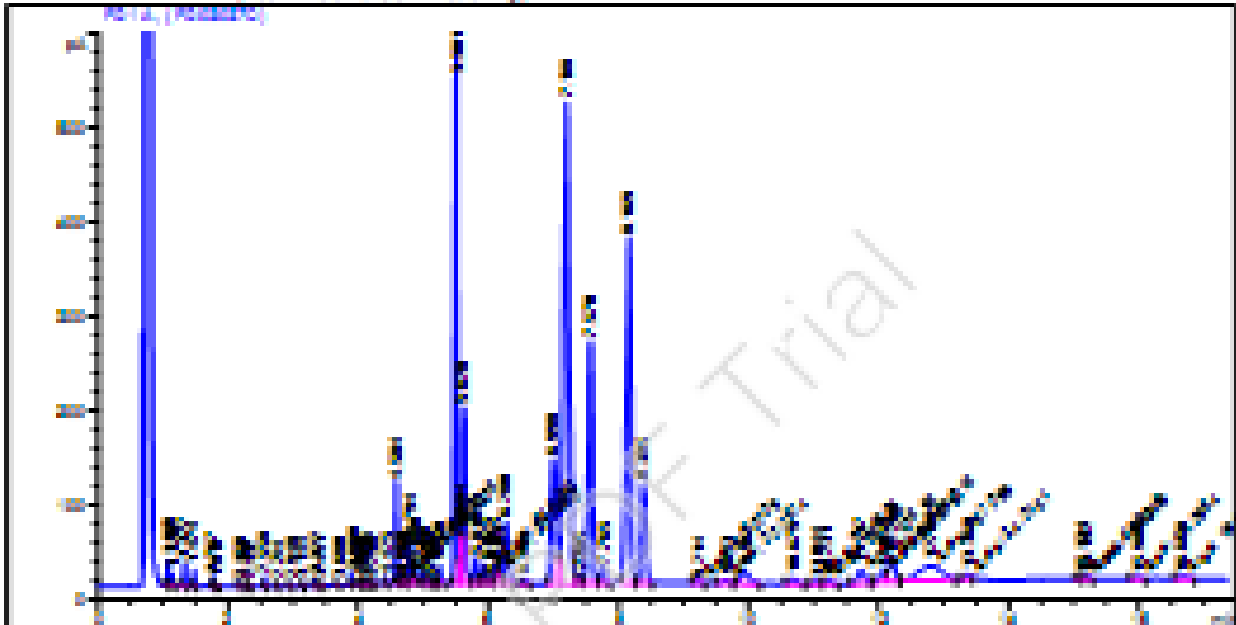
Data File: C:\PROGRA~1\GALV~\TDC00001.D

=====

Injection Date : 22/08/2012 8:02:28 AM  
 Sample Name :  
 Inj. Operator : Dr. R. Hekmati  
 Description : Mat 1  
 Inj : 1  
 Inj Volume : Manually

Inj. Method : C:\PROGRA~1\GALV~\TDC00001.D  
 Peak changed : 22/08/2012 8:02:32 AM by Dr. R. Hekmati  
 (modified offset loading)

Analysis Method : C:\PROGRA~1\GALV~\TDC00001.D  
 Peak changed : 22/08/2012 8:02:38 AM by Dr. R. Hekmati  
 (modified offset loading)



=====

Area Response Report

=====

Method By : Signal  
 Multiplier : 1.0000  
 Division : 1.0000  
 Use Multiplier & Division: Start with 1/1

Signal 1: TDC1 A,

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.028	SM	0.02174	28.88828	28.88828	0.30728
2	1.328	SM	0.0250	18.70788	18.82080	0.20888
3	1.327	SM	0.0247	28.88828	28.88828	0.30808
4	1.374	SM	0.0287	20.48828	27.38828	0.21828
5	1.787	SM	0.0282	18.82080	8.88208	0.10888
6	1.828	SM	0.0211	3.08208	2.08827	0.03882
7	1.888	SM	0.0210	8.88208	8.07878	0.07788
8	1.889	SM	0.0211	2.08828	1.82788	0.02828
9	1.923	SM	0.0178	2.08828	1.88208	0.02022
10	1.888	SM	0.0228	10.12028	8.88272	0.12282
11	1.702	SM	0.0182	1.27888	1.02727	0.01202
12	1.908	SM	0.0210	8.07878	2.27888	0.02888
13	1.142	SM	0.0180	2.12828	2.02722	0.02727
14	1.323	SM	0.0237	10.72828	8.88782	0.08228

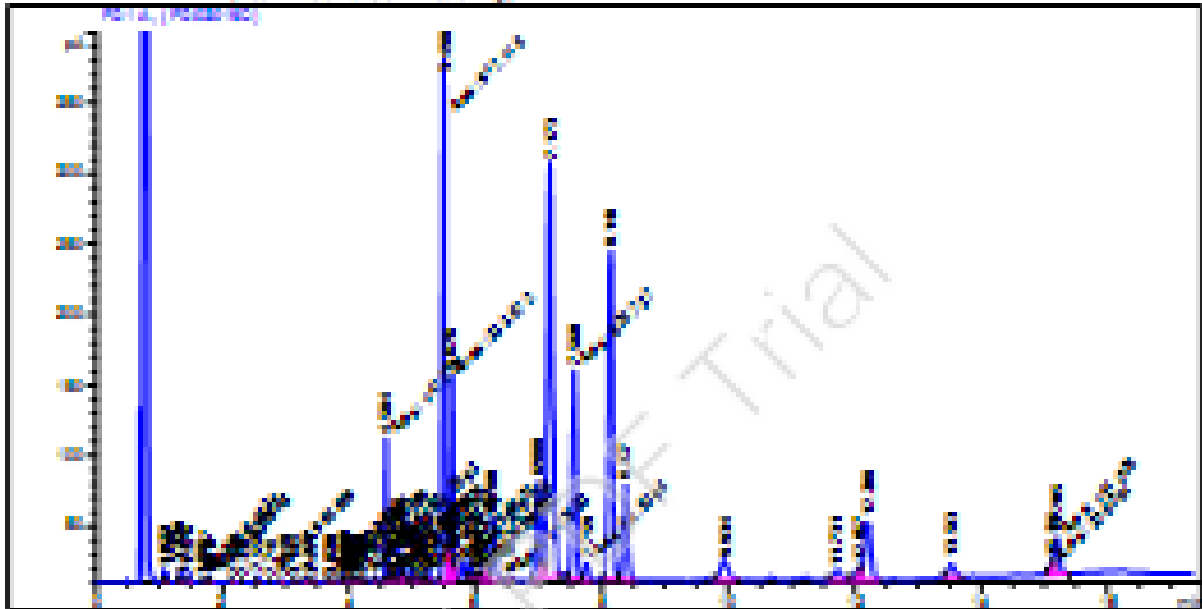
Save File C:\PROFESS\1\QUALITY\REPORTS\1.D

=====

Injection Date : 13/12/2012 8:28:18 AM  
 Sample Name :  
 Inj. Operator : Dr. R. Hekmati  
 Injection : Inj 1  
 Inj Volume : 100ul

Inj. Method : C:\PROFESS\1\METHODS\DEFAULT.M  
 Data Manager : 13/12/2012 8:28:17 AM by Dr. R. Hekmati  
 (modified after scanning)

Analysis Method : C:\PROFESS\1\METHODS\DEFAULT.M  
 Data Manager : 13/12/2012 8:28:30 AM by Dr. R. Hekmati  
 (modified after scanning)



=====

Area Percent Report

=====

Method By : Report  
 Multiplier : 1.0000  
 Division : 1.0000  
 Use Multiplier & Division Setting with RTOL

Report 1: RTOL 2:

Peak #	Retention [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.272	PK	0.0084	10,30882	8,82888	0.18000
2	1.320	PK	0.0088	7,72882	6,82888	0.15987
3	1.330	PK	0.0017	28,17708	21,32388	0.59018
4	1.423	PK	0.0091	1,38887	1,88200	0.03083
5	1.478	PK	0.0083	8,82218	8,18810	0.19887
6	1.489	PK	0.0088	1,82287	1,08278	0.04881
7	1.787	PK	0.0038	7,78608	8,02017	0.17083
8	1.828	PK	0.0087	1,02810	1,12881	0.02838
9	1.848	PK	0.0040	1,08280	2,78773	0.08883
10	2.128	PK	0.0088	1,10780	1,02010	0.01823
11	2.183	PK	0.0038	7,78882	8,28088	0.16000
12	2.702	PK	0.0082	8,88888e-1	8,88278e-1	0.01018
13	2.808	PK	0.0080	1,02808	1,08820	0.01888
14	2.814	PK	0.0080	1,78788	1,72781	0.03887

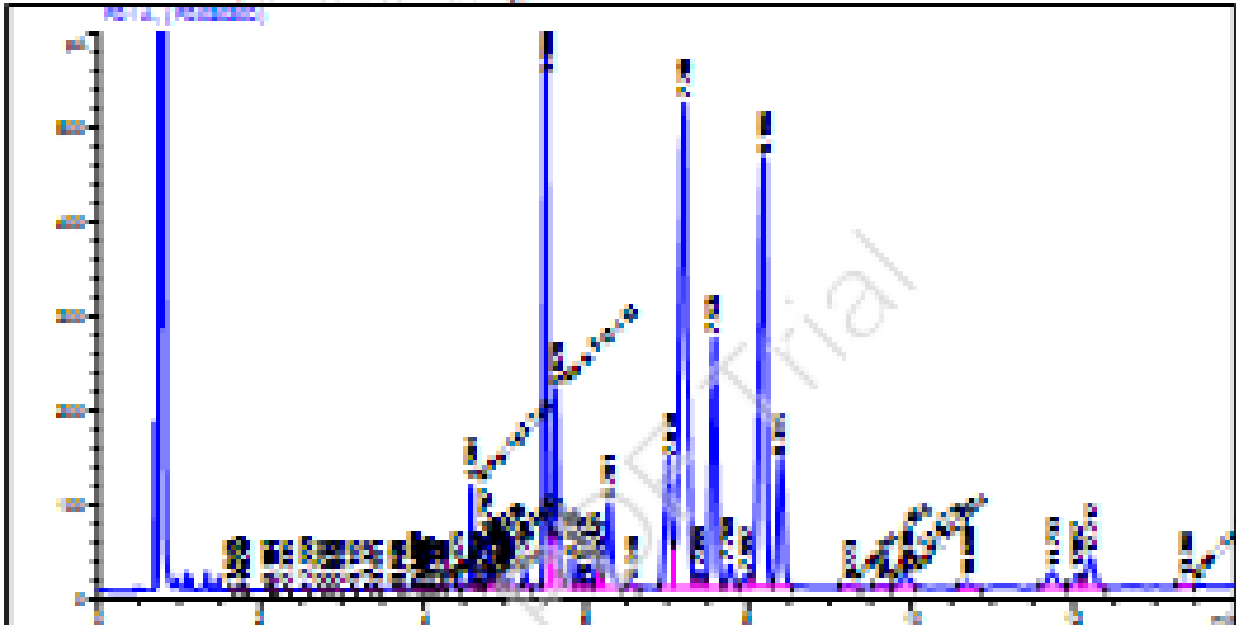
Data File: C:\PROGRA~1\DATA\7500000.D

```

=====
Injection Date : 22/12/2012 12:00:22 AM
Sample Name :
Acq. Operator : Dr. R. Mollaei
Description : Met 1
Seq : 1
Seq Volume : Manually

Acq. Method : C:\PROGRA~1\MSDCHEM\MSDCHEM.D
Date changed : 22/12/2012 9:52:17 AM by Dr. R. Mollaei
Method used : (modified affine scaling)

Analysis Method : C:\PROGRA~1\MSDCHEM\MSDCHEM.D
Date changed : 22/12/2012 1:17:28 AM by Dr. R. Mollaei
Method used : (modified affine scaling)
    
```



Area Response Report

```

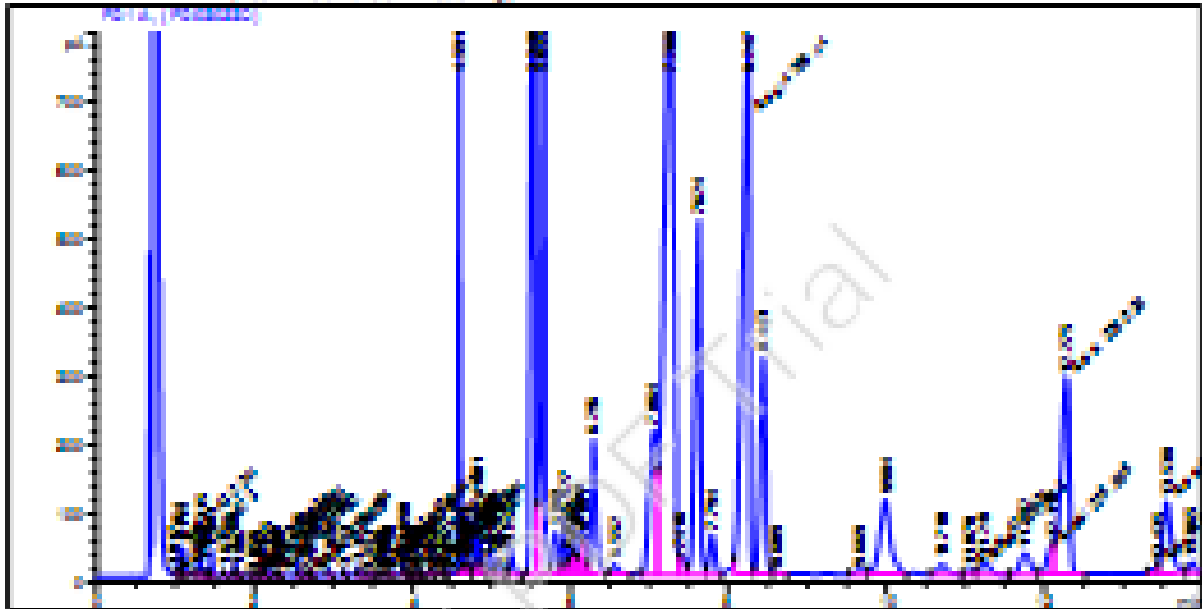
Method By : Signal
Multiplier : 1.0000
Division : 1.0000
Use Multiplier & Division: Start with 1/100
    
```

Signal 1: FID1 A,

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.40	IM	0.0018	2.22888	1.88888	0.01788
2	1.77	IM	0.0182	20.68288	7.88888	0.08328
3	1.82	IM	0.0182	2.07180	1.88888	0.01880
4	2.10	IM	0.0188	2.82288	2.88888	0.02288
5	2.18	IM	0.0228	8.88728	3.78888	0.07287
6	2.28	IM	0.0188	1.82288	1.88888	0.01687
7	2.38	IM	0.0282	22.88228	7.88888	0.10228
8	2.70	IM	0.0218	2.28288	1.82288	0.02288
9	2.88	IM	0.0182	1.87878	1.82288	0.01777
10	2.90	IM	0.0228	6.28228	2.88878	0.06288
11	2.10	IM	0.0188	2.27288	2.28888	0.02288
12	2.22	IM	0.0217	8.22288	3.28888	0.07288
13	2.60	IM	0.0282	6.28228	2.28887	0.02288
14	2.88	IM	0.0288	2.82288	2.28888	0.02288

Data File: C:\PROGRA~1\QUALI\SOFTWARE\...

Injection Date : 22/12/2012 11:08:02 AM  
 Sample Name :  
 Sample Operator : Dr. M. Hekmati  
 Description : Mat 1  
 Day : 1  
 Day Volume : Manually  
 Inj. Method : C:\PROGRA~1\SOFTWARE\QUALI\SOFT\...  
 Data Manager : 22/12/2012 11:08:02 AM by Dr. M. Hekmati  
 (modified after Scanning)  
 Analysis Method : C:\PROGRA~1\SOFTWARE\QUALI\SOFT\...  
 Data Manager : 22/12/2012 11:23:42 AM by Dr. M. Hekmati  
 (modified after Scanning)



Area Statistics Report

Report By : Report  
 Multiplier : 1.0000  
 Division : 1.0000  
 Use Multiplier & Division Setting with RTOL

Report 1: RTOL 0.1

Peak #	Retention [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	1.027	MP	0.00188	21.48873	21.42873	0.00883
2	1.028	MP	0.00174	23.23013	23.20088	0.00938
3	1.114	MP	0.00098	27.86033	28.86581	0.01133
4	1.288	MP	0.00038	8.78288	8.88888	0.00347
5	1.318	MP	0.00041	81.02200	82.20783	0.03248
6	1.320	MP	0.00038	23.82887	8.78773	0.00948
7	1.383	MP	0.00081	23.17088	28.82848	0.00938
8	1.428	MP	0.00031	7.48288	8.12208	0.00288
9	1.780	MP	0.00033	23.42878	27.02813	0.00907
10	1.807	MP	0.00038	8.48210	8.87018	0.00788
11	1.888	MP	0.00030	2.88287	3.88818	0.00718
12	1.923	MP	0.00018	2.78808	3.08783	0.00788
13	2.027	MP	0.00178	8.82712e+1	8.18701e+1	0.00388
14	2.188	MP	0.00088	23.88808	23.88818	0.00938

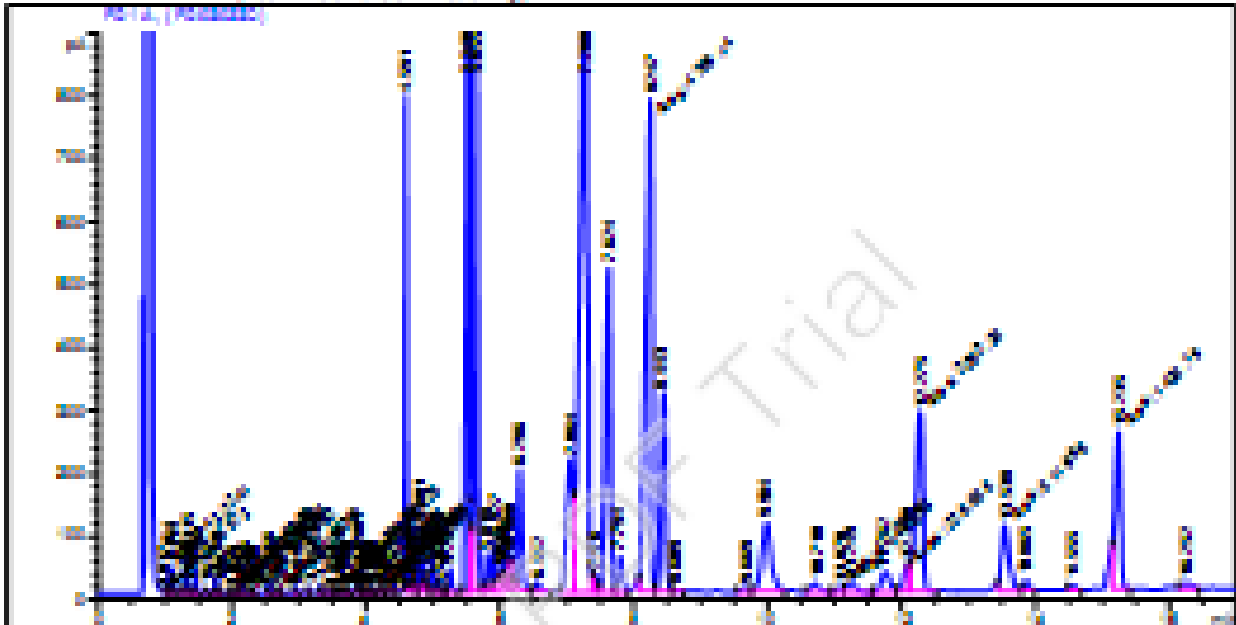
Data File: C:\PROGRA~1\DATA\72000001.D

```

=====
Injection Date : 22/03/2012 2:08:02 AM
Sample Name :
Acq. Operator : Dr. R. Hekmati
Description : Mat 1
Seq : 1
Seq Volume : Manually

Acq. Method : C:\PROGRA~1\MSDCHEM\BIN\MSDCHEM.D
Start changed : 22/03/2012 2:08:02 AM by Dr. R. Hekmati
(Method altered: Loading)

Analysis Method : C:\PROGRA~1\MSDCHEM\BIN\MSDCHEM.D
Start changed : 22/03/2012 2:24:33 AM by Dr. R. Hekmati
(Method altered: Loading)
    
```



Area Percent Report

```

Method By : Signal
Multiplier : 1.0000
Division : 1.0000
Use Multiplier & Division: Start with 1/100
    
```

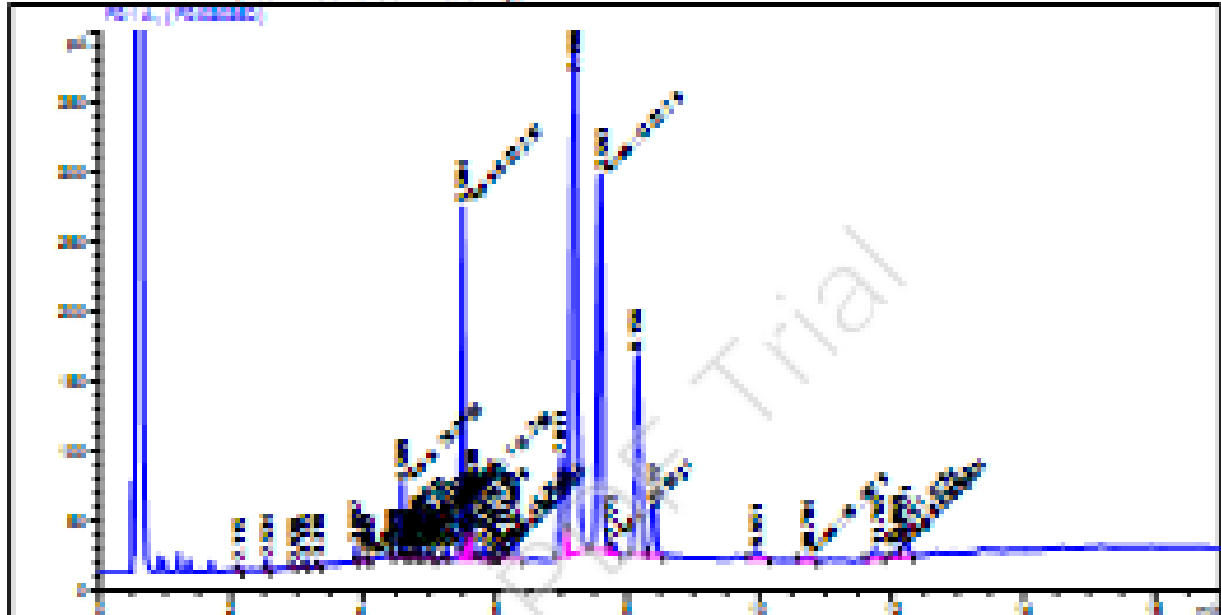
Signal 1: FID1 A,

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µV*min]	Height [µV]	Area %
1	1.021	MP	0.00000	21.08873	21.08873	0.00000
2	1.086	MP	0.00070	28.30033	28.30033	0.00000
3	1.110	MP	0.00000	27.80033	28.80000	0.00000
4	1.208	MP	0.00000	8.78888	8.88888	0.00000
5	1.328	MP	0.00000	80.00000	80.00000	0.00000
6	1.400	MP	0.00000	28.80000	8.78873	0.00000
7	1.483	MP	0.00000	28.80000	28.80000	0.00000
8	1.628	MP	0.00000	7.00000	8.00000	0.00000
9	1.780	MP	0.00000	27.00000	27.00000	0.00000
10	1.807	MP	0.00000	6.80000	6.80000	0.00000
11	1.888	MP	0.00000	2.88888	2.88888	0.00000
12	1.929	MP	0.00000	2.78888	2.00000	0.00000
13	2.087	MP	0.00000	8.80000e+1	8.20000e+1	0.00000
14	2.288	MP	0.00000	22.88888	22.88888	0.00000

Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 12/18/2012 8:28:28 AM
Sample Name :
Inj. Operator : Dr. M. Hafezi
Description : Std 1
Inj. Volume : 1
Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 12/18/2012 8:31:03 AM by Dr. M. Hafezi
(Intelligent software loading)
Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 12/18/2012 8:38:31 AM by Dr. M. Hafezi
(Intelligent software loading)
    
```



Area Percent Report

```

=====
Method By : Hafezi
Multiplicar : 1.0000
Dilution : 1.0000
Date Multiplicar & Dilution: Same as the METHOD
    
```

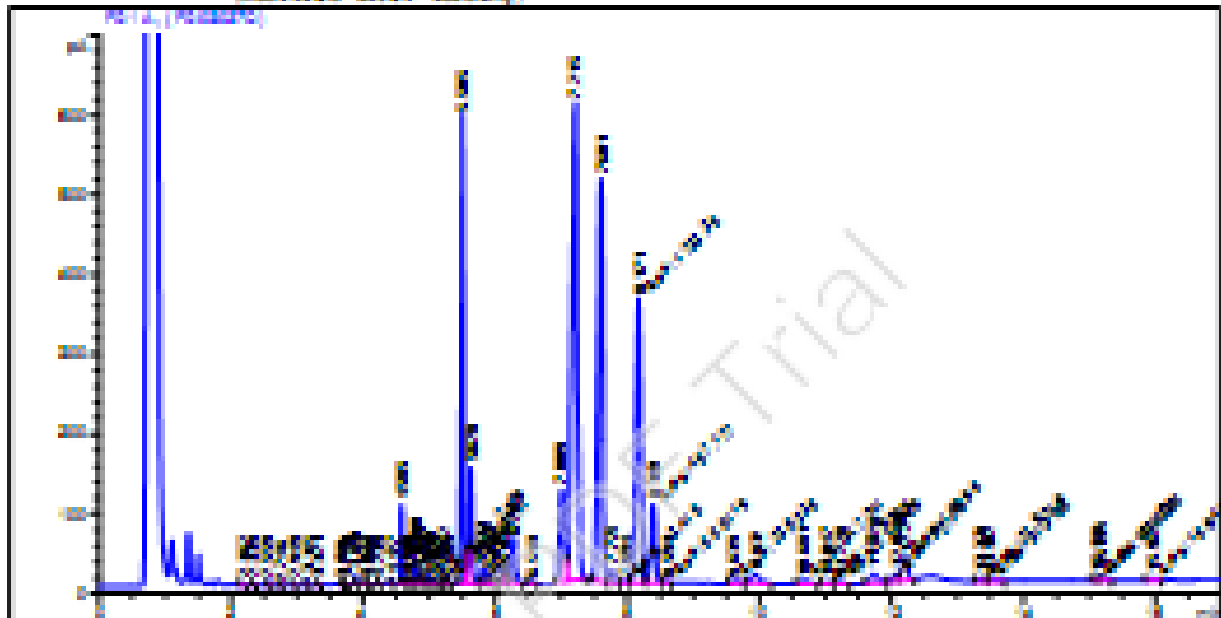
Report 1: STD 1,

Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA.s]	Height [µA]	Area %
1	1.318	SM	0.0000	71.02800	1.33880	0.13280
2	1.820	SM	0.0000	121.87780	1.30880	0.23327
3	2.128	SM	0.0000	119.02800	1.07880	0.09917
4	2.308	SP	0.0178	111.88200	1.27180	0.09830
5	2.308	SM	0.0007	111.00000	1.08800	0.10000
6	2.882	SM	0.0182	121.71000	121.37000	0.18888
7	3.259	SP	0.0000	111.88200	1.18870	0.09830
8	3.583	SM	0.0000	1.70000	1.30000	0.00000
9	3.887	SP	0.0177	111.88200	1.08800	0.09830
10	4.510	SM	0.0187	1.87800	1.77000	0.00000
11	4.888	SM	0.0000	71.02800	11.90000	1.33300
12	4.887	SP	0.0000	111.88200	1.18800	0.09811
13	4.708	SM	0.0000	1.10000	1.48778	0.00007
14	4.762	SM	0.0000	1.12270	1.77000	0.00070

Data File: C:\PROGRAMS\1\DATA\1\RESULTS.D

```

=====
Injection Date : 11/01/2012 11:08:08 AM
Sample Name :
Inj. Operator : Dr. M. Maleki
Description : Std. 1
Inj. Volume : 1
Inj. Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 11/01/2012 11:07:00 AM by Dr. M. Maleki
              (initial effort loading)
Analysis Method : C:\PROGRAMS\1\METHODS\GENSCAN.M
Date changed : 11/01/2012 11:01:03 AM by Dr. M. Maleki
              (initial effort loading)
=====
    
```



```

=====
Area Percent Report
=====
Method By : Hamed
Multiplicator : 1.0000
Dilution : 1.0000
Date Multiplicator & Dilution factor with RT(s)
    
```

Report 1: STD 1\_

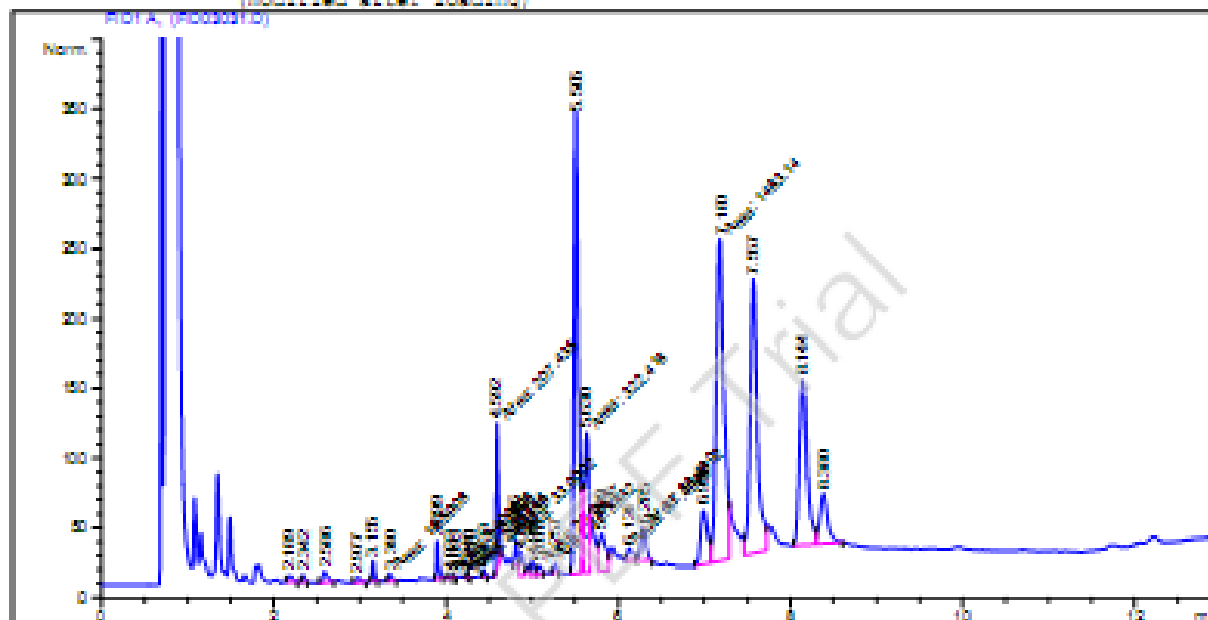
Peak #	Retention [min]	Type	Match [min]	Area [µA*s]	Height [µA]	Area %
1	1.283	SP	0.0000	8.37888	2.80000	0.00078
2	1.328	SP	0.0000	8.08888	2.88800	0.00088
3	1.889	SP	0.0070	21.80800	8.72800	0.00888
4	2.108	SP	0.0000	1.08800	1.38700	0.00300
5	2.908	SP	0.0000	0.88700	2.87888	0.00887
6	3.218	SP	0.0178	8.28270	7.08080	0.00888
7	3.323	SP	0.0000	8.88700	0.00078	0.00078
8	3.880	SP	0.0000	2.80800	1.78000	0.00088
9	3.910	SP	0.0000	2.82780	1.70800	0.00080
10	4.880	SP	0.0178	21.70888	22.87000	0.00880
11	5.258	SP	0.0000	2.78888	1.88800	0.00080
12	5.288	SP	0.0170	2.00000	2.00000	0.00000
13	5.288	SP	0.0000	2.88888	1.70000	0.00088
14	5.227	SP	0.0000	8.88000	8.28000	0.00080



Data File C:\EP00001\1\DATA\FID003031.D

```

Injection Date : 12/12/2012 2:08:35 PM
Sample Name :
Location : Vial 1
Acq. Operator : Dr. R. Maleki
Inj : 1
Inj Volume : Manually
Acq. Method : C:\EP00001\1\METHODS\ANIKAFAT.M
Last changed : 12/12/2012 2:07:47 PM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)
Analysis Method : C:\EP00001\1\METHODS\FID(A).M
Last changed : 12/17/2012 8:26:41 AM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)
    
```



Area Percent Report

```

Sorted By : Signal
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Use Multiplier & Dilution Factor with ISTDs
    
```

Signal 1: FID1 A,

Peak #	RetTime [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	2.189	SP	0.0471	15.78523	4.58585	0.26402
2	2.342	SP	0.0282	10.25573	5.14749	0.17141
3	2.588	SP	0.0583	31.89368	8.34718	0.53078
4	2.977	SP	0.0512	12.13651	3.39557	0.20323
5	3.155	SP	0.0360	25.32912	14.80326	0.42418
6	3.340	SP	0.0480	15.59075	5.40989	0.26109
7	3.899	SP	0.0258	48.35117	27.28815	0.77823
8	4.033	SP	0.0338	3.42034	1.89780	0.05728
9	4.093	SP	0.0204	2.82326	2.30832	0.04731
10	4.240	SP	0.0210	2.90244	2.30555	0.04861
11	4.270	SP	0.0251	2.84859	1.75711	0.04438
12	4.433	SP	0.0251	8.83981	5.39196	0.14803
13	4.592	SP	0.0329	207.43457	105.18210	3.47384
14	4.808	SP	0.0300	33.00018	18.31848	0.55264

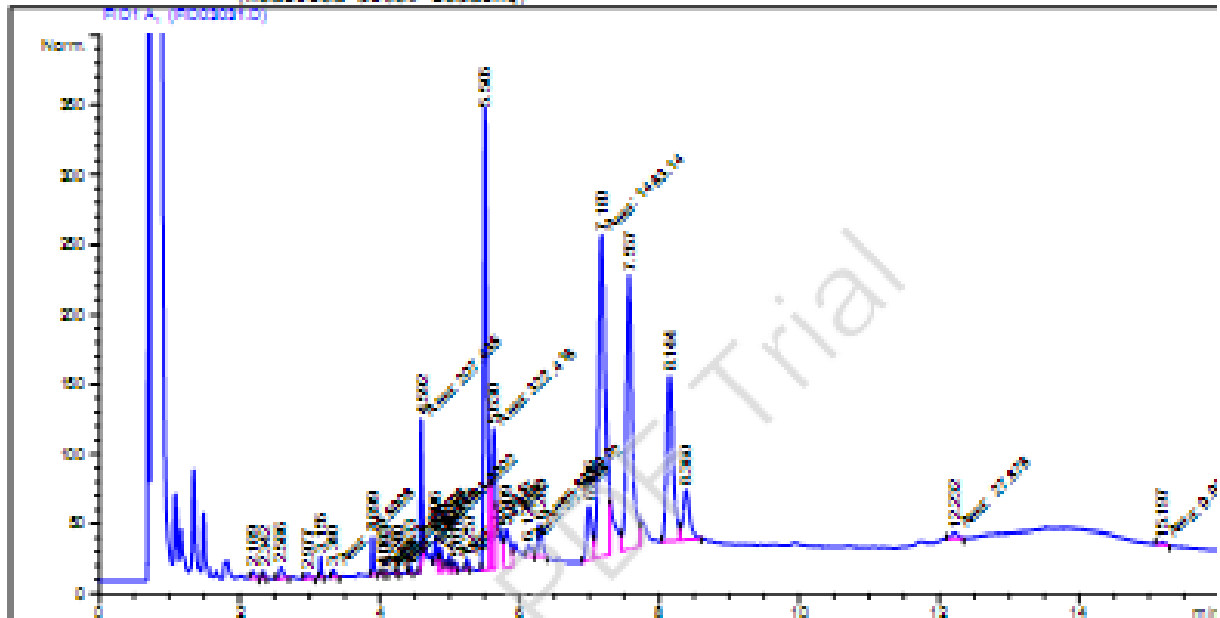
Data File C:\EPCHEM\1\DATA\F1003031.D

```

Injection Date : 12/12/2012 2:08:35 PM
Sample Name :
Location : Vial 1
Acq. Operator : Dr. R. Maleki
Inj : 1
Inj Volume : Manually

Acc. Method : C:\EPCHEM\1\METHODS\ANIKAFAT.M
Last changed : 12/12/2012 2:07:47 PM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)

Analysis Method : C:\EPCHEM\1\METHODS\TSM(A).M
Last changed : 12/17/2012 8:28:08 AM by Dr. R. Maleki
(modified after loading)
    
```



Area Percent Report

```

Sorted By : Signal
Multiplier : 1.0000
Dilution : 1.0000
Use Multiplier & Dilution Factor with ISTDs
    
```

Signal 1: FID1 A,

Peak #	RetTime [min]	Type	Width [min]	Area [pA*s]	Height [pA]	Area %
1	2.189	SP	0.0471	15.78523	4.58585	0.26235
2	2.342	SB	0.0282	10.25573	5.14749	0.17034
3	2.588	FB	0.0583	31.89368	8.34718	0.52743
4	2.977	FB	0.0512	12.13651	3.35557	0.20197
5	3.155	SB	0.0360	25.32912	14.80326	0.42151
6	3.340	MC	0.0480	15.59075	5.40989	0.25945
7	3.899	FB	0.0258	48.35117	27.28815	0.77135
8	4.033	MC	0.0338	3.42034	1.89780	0.05692
9	4.093	MC	0.0204	2.82526	2.30832	0.04702
10	4.240	MF	0.0210	2.90244	2.30555	0.04830
11	4.270	FM	0.0251	2.84859	1.75711	0.04408
12	4.433	FB	0.0251	8.83981	5.39196	0.14710
13	4.592	MC	0.0329	207.43457	105.18210	3.45199
14	4.808	MC	0.0300	33.00018	18.31848	0.54917

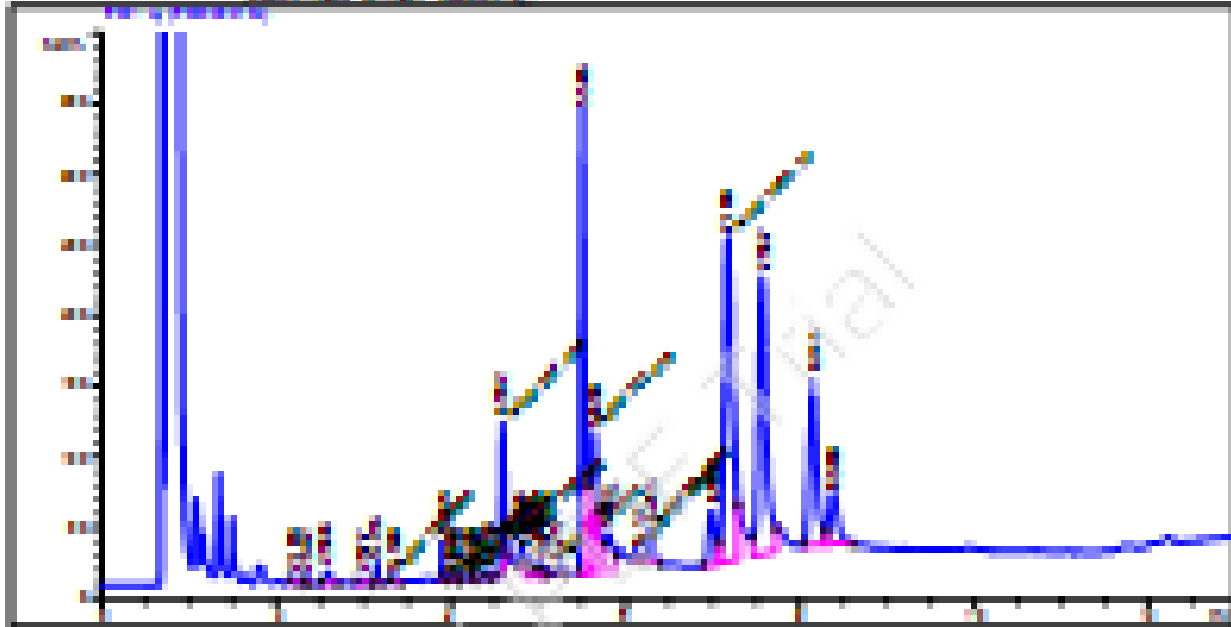
File Edit View Data List Windows Help

```

=====
C:\Program Files\Agilent\MSDCHEM\MSDCHEM.DAT
Sample Name:                               LAB000001.D
Date Acquired:  07-01-2010 09:00:00         001.D
Lab:  Agilent                               Agilent Technology

Lab:  Agilent                               Agilent Technology
Lab Manager:  Agilent Technology

=====
C:\Program Files\Agilent\MSDCHEM\MSDCHEM.DAT
Sample Name:                               LAB000001.D
Date Acquired:  07-01-2010 09:00:00         001.D
Lab:  Agilent                               Agilent Technology
Lab Manager:  Agilent Technology
    
```



=====

```

=====
Name by:                                     000000
Multiplier:                                 1.0000
Baseline:                                     0.0000
    
```

Signal at time by:

Peak #	Retention Time (min)	Height (AU)	Area (AU*min)	Retention Time (min)	Height (AU)	Area (AU*min)
1	1.500	10000	15000	1.500	10000	15000
2	2.000	5000	10000	2.000	5000	10000
3	2.500	3000	7500	2.500	3000	7500
4	3.000	2000	6000	3.000	2000	6000
5	3.500	1500	5250	3.500	1500	5250
6	4.000	1000	4000	4.000	1000	4000
7	4.500	800	3600	4.500	800	3600
8	5.000	600	3000	5.000	600	3000
9	5.500	400	2200	5.500	400	2200
10	6.000	300	1800	6.000	300	1800
11	6.500	200	1300	6.500	200	1300
12	7.000	150	1050	7.000	150	1050
13	7.500	100	750	7.500	100	750
14	8.000	50	400	8.000	50	400

File Edit View Data List Windows Help

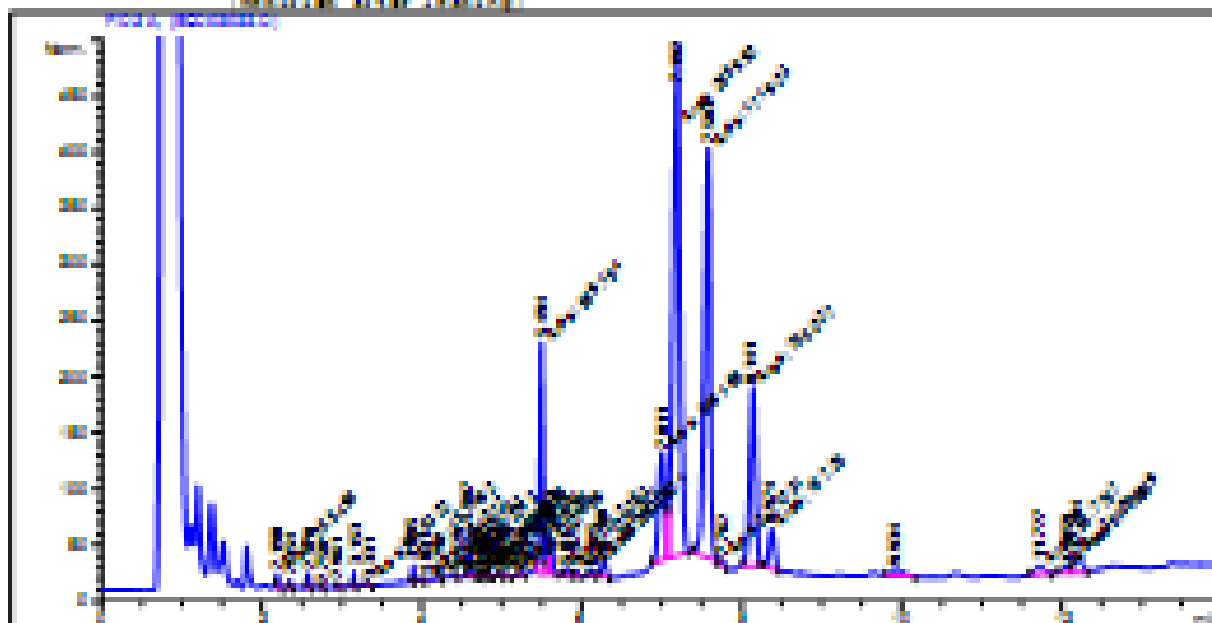




Data File: C:\MSDCHEM\1\DATA\MSDCHEM01.D

```

=====
Injection Date : 12/12/2012 11:02:01 PM
Sample Name :
Injection : Vial 2
Inj. Operator : Dr. B. Malaki
Inj : 1
Inj Volume : Manually
Inj. Method : C:\MSDCHEM\1\MSDCHEM\MSDCHEM1.M
Peak changed : 12/12/2012 11:02:08 PM by Dr. B. Malaki
              (modified after loading)
Analysis Method : C:\MSDCHEM\1\MSDCHEM\TMS1.M
Peak changed : 12/17/2012 9:29:00 AM by Dr. B. Malaki
              (modified after loading)
=====
    
```



Area Percent Report

```

=====
Method By : Signal
Multiplier : 1.0000
Division : 1.0000
Use Multiplier & Division Factors with IRTs
    
```

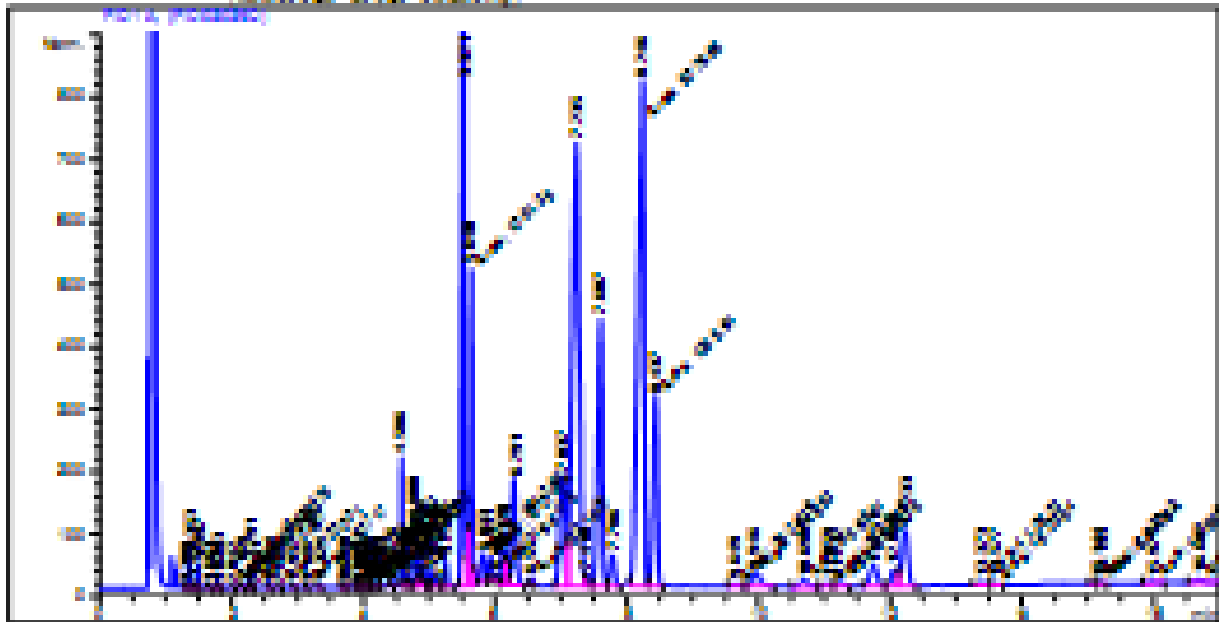
Signal 1: FID1 1.

Peak #	Retention [min]	Type	Width [min]	Area [µL*U]	Height [U]	Area %
1	1.180	PK	0.0204	28.82878	23.04707	0.238888
2	1.280	PK	0.0208	20.12708	8.32878	0.20281
3	1.380	PK	0.0202	28.12702	23.22882	0.28478
4	1.480	PK	0.0200	1.12828	1.04882	0.01827
5	1.580	PK	0.0278	8.02822	2.88288	0.07820
6	1.680	PK	0.0288	28.82822	23.27708	0.27882
7	1.780	PK	0.0288	8.02822	2.82822	0.07878
8	1.880	PK	0.0278	28.12822	22.88882	0.28027
9	1.980	PK	0.0207	1.02872	0.82882	0.01028
10	2.080	PK	0.0288	1.02872	1.02882	0.01080
11	2.180	PK	0.0202	2.02822	1.82822	0.02828
12	2.280	PK	0.0282	70.12822	22.02822	0.88280
13	2.380	PK	0.0202	1.12822	1.02822	0.01080
14	2.480	PK	0.0288	2.82822	2.02822	0.02720
15	2.580	PK	0.0288	7.02822	8.02822	0.02822

Doc. Path : C:\PROGRA~1\DATA\PT0000081.D

```

=====
Injection Date   : 12/18/2012 8:27:57 AM
Sample Name     :                               Location  : Wall 1
Inj. Operator   : Dr. R. Maleki                Inj      : 1
Inj. Method     : C:\PROGRA~1\DATA\PT0000081.DIST.M
Peak changed    : 12/18/2012 8:28:02 AM by Dr. R. Maleki
                (modified after loading)
Analysis Method : C:\PROGRA~1\DATA\PT0000081.D.M
Peak changed    : 12/17/2012 8:28:02 AM by Dr. R. Maleki
                (modified after loading)
    
```



Area Percent Report

```

=====
Method By       : Signal
Multiplicator   : 1.0000
Division        : 1.0000
Use Multiplicator & Division Factor with IRTOL
    
```

Signal 1: FID1\_1.

Peak #	Retention [min]	Type	Width [min]	Area [μl <sup>2</sup> u]	Height [u]	Area %
1	1.302	SP	0.0212	8.21888	3.78752	0.000882
2	1.383	SP	0.0218	87.22202	82.26828	0.002017
3	1.428	SP	0.0282	7.88882	8.82778	0.001922
4	1.487	SP	0.0282	28.28222	28.28222	0.006962
5	1.583	SP	0.0222	2.82228	3.82882	0.000718
6	1.783	SP	0.0222	21.82282	28.77428	0.005422
7	1.821	SP	0.0278	2.88888	3.87888	0.000728
8	2.019	SP	0.0282	2.28228	3.28228	0.000562
9	2.189	SP	0.0222	22.28228	7.22222	0.005477
10	2.381	SP	0.0288	22.82282	22.87888	0.005628
11	2.513	SP	0.0228	2.22872	3.28228	0.000587
12	2.584	SP	0.0228	27.88882	22.82782	0.007017
13	2.718	SP	0.0282	3.22222	3.28228	0.000888
14	2.883	SP	0.0228	7.82288	8.82282	0.001928
15	3.128	SP	0.0282	3.22727	3.22727	0.000828

**Abstract**

Artemia as a live food has multiple applications in aquaculture. Artemia contains few unsaturated 3-omega fatty acids particularly eicosapentanoic acid (EPA) and has no 6-omega fatty acids particularly docosahexanoic acid (DHA), so Artemia nauplius is enriched to improve its food values. The most famous enrichment emulsion are selco and super-selco made by Euro-American INVE company. This study was performed to make Artemia enrichment emulsions by internal potentials. At first, the final composition of Artemia enrichment emulsion (selco) was determined in Urmia university chemical analysis laboratory. Then, aquatic fishing resources in south of the country such as eye oil of tuna fish, shark liver, cuttlefish and plant oils of sunflower, olive and beef oil were used. Fatty acids profiles were analyzed by Gas Chromatography (GC). The results showed that cuttlefish may produce  $13 \pm 3$  % wet weight of fatty acids. We made 3 enrichment oils which contained  $60 \pm 10$  % of plant and animal oils. These suspensions fatty acids were analyzed and the results were compared with control sample. Field tests were performed on 200000 *Artemia urmiana* nauplius by enriching the Artemia with enrichment emulsions and the products were analyzed by GC. The results indicated that the rate of emulsions absorbance in imported and internal samples were 37.47, 25.30, 18.88, 22.14 and 10.32 respectively. In the next stage, enriched Artemia nauplius were fed as live food to 500 trout larvae in Ziveh Aquaculture Company as follows:

Treatment 1- Control consisted of new feeding larvae fed by concentrated food

Treatment 2- new feeding larvae fed by concentrated food plus un-enriched nauplius

Treatment 3- new feeding larvae fed by concentrated food plus selco oil enriched nauplius

Treatment 4- new feeding larvae fed by concentrated food plus emulsion-1 oil enriched nauplius

Treatment 5- new feeding larvae fed by concentrated food plus emulsion-2 oil enriched nauplius

Treatment 6- new feeding larvae fed by concentrated food plus emulsion-3 oil enriched nauplius

The results indicated that treatments 1, 2 had significant difference with treatments 3, 4, 5, 6 from survival rate, growth coefficient, obesity coefficient, total length, food conversion coefficient, final weight and protein percent. Abnormalities rates in treatments 1, 2 had significant difference with treatments 3, 4, 5, 6 in which enriched emulsions were not used, but these indices had no significant difference with commercial samples which shows internal made emulsions can easily be used. The data were analyzed by one-way analyses variance and Duncan test in SPSS and EXCELL softwares. In conclusion, we can make enrichment selco oils in the country by internal potentials which the foreign samples can be replaced by them.

Key words: *Artemia urmiana*, enrichment oil, GC, fatty acids profile, INVE.



**Ministry of Jihad – e – Agriculture  
AGRICULTURAL RESEARCH, EDUCATION & EXTENSION ORGANIZATION  
IRANIAN FISHERIES SCIENCE RESEARCH INSTITUTE – National Artemia  
Research Center**

---

**Project Title : The Study of Production *ARTEMIA* Enrichment liquid  
SELCO<sup>1</sup>&SUPER<sup>2</sup> SELCO with Internal Capacities**

**Approved Number: 2-79-12-89009**

**Author: YOSIEF ALI ASADPOUR**

**Project Researcher : YOSIEF ALI ASADPOUR**

**Collaborator(s) : Mahmoud hafezieh , Abasali motalebi , Bejan mostafazadeh, Shahen zomorody , Ali asghar khosrovshahi, Ali Nekoei fard, Mehedi Mirheydari, Asad Abbaspor**

**Advisor(s): Farhad Khalili**

**Supervisor: Ahmad Ghoroghi**

**Location of execution : West Azarbaijan Province**

**Date of Beginning : 2010**

**Period of execution : 2 Years & 11 Months**

**Publisher : *Iranian Fisheries Science Research Institute***

**Date of publishing : 2016**

**All Right Reserved . No Part of this Publication May be Reproduced or Transmitted  
without indicating the Original Reference**

**MINISTRY OF JIHAD - E - AGRICULTURE  
AGRICULTURAL RESEARCH, EDUCATION & EXTENSION ORGANIZATION  
IRANIAN FISHERIES SCIENCE RESEARCH INSTITUTE - National Artemia  
Research Center**

**Project Title :**

**The Study of Production *ARTEMIA* Enrichment liquid  
SELCO<sup>1</sup>&SUPER<sup>2</sup> SELCO with Internal Capacities**

**Project Researcher :**

***YOSIEF ALI ASADPOUR***

**Register NO.**

***46556***