



دانشگاه شهید بهشتی
پژوهشکده گیاهان و مواد اولیه دارویی

پایان نامه دوره کارشناسی ارشد رشته فیتوشیمی

عنوان:

بررسی پپتید حلقوی سیکلوسپورین به روش کروماتوگرافی مایع مایسلی
با استفاده از ستون های هیدروفیلیک HILIC

نگارش:

معصومه دلیلیان

استاد راهنما:

دکتر علیرضا قاسم پور

۱۳۸۸/۱۰/۲۷

استاد مشاور:

دکتر نوشین ادیب

کتابخانه دانشگاه شهید بهشتی
شماره ثبت کتابخانه

تیر ۱۳۸۸

۱۲۹۳۵۳



دانشگاه شهید بهشتی

تاریخ
شماره
پرونده
پرونده

بسمه تعالی

صور تجلسه دفاع از پایان نامه دانشجویان دوره کارشناسی ارشد

تهران ۱۹۸۳۹۶۳۱۱۳ اوین

تلفن: ۲۹۹۰۱

بازگشت به مجوز دفاع شماره ۵/۲۰۰/۱۴۰۴ مورخ ۸۸/۴/۲۱ مدیر محترم تحصیلات تکمیلی، پایان نامه خانم معصومه دلیلیان به شناسنامه شماره ۱۲۰۷ صادره از رشت متولد ۱۳۵۸ دانشجوی دوره کارشناسی ارشد ناپیوسته رشته فیتو شیمی

با عنوان:

بررسی پپتید حلقوی سیکلوسپورین به روش کروماتوگرافی مایع مایسلی با استفاده از ستون های هیدروفیلیک (HILIC)

به راهنمایی:

آقای دکتر علیرضا قاسم پور

طبق دعوت قبلی در تاریخ ۸۸/۴/۲۲ تشکیل گردید و بر اساس رأی هیأت داوران و با عنایت به ماده ۲۰ آئین نامه کارشناسی ارشد مورخ ۷۵/۱۰/۲۵ پایان نامه مزبور با نمره و درجه
مورد تصویب قرار گرفت.

ردیف	هیأت داوران	نام و نام خانوادگی	رتبه علمی	امضاء
۱-	استاد راهنما:	آقای دکتر علیرضا قاسم پور	دانشیار	
۲-	استاد مشاور	خانم دکتر نوشین ادیب	استادیار	
۳-	داور خارجی:	آقای دکتر سعید بلالایی	استاد	
۴-	داور داخلی:	آقای دکتر حسن رفعتی	استادیار	

تقدیم به:

پیشگاه ولی عصر(ع)،

پدر و مادر گرانقدرم بیاس محبت ها و حمایت هایشان،

اساتید ارجمندم بیاس صبوری و اشتیاقشان برای آموزش و

کلیه دستداران علم و دانش.

تشکر و قدردانی

در طول دوران تکمیل پایان نامه حاضر، لطف و عنایت پروردگار در غالب کمک های افرادی شامل حال اینجانب بود، که مراتب قدردانی و سپاسگزاری خود را نثار ایشان می کنم.

سپاسگزارم از پدر و مادر مهربانم که موفقیت من ثمره زحمات و محبت های بی دریغ آنهاست.

از استاد راهنمای عزیزم آقای دکتر علیرضا قاسم پور که در کمال صبوری، همواره لطف و حمایت ایشان شامل حالم بوده و بذل توجه و عنایتشان کمک شایانی در تکمیل مطالعاتم داشت، سپاسگزارم.

از اساتید ارجمند دکتر پیمان صالحی، دکتر رفعتی، دکتر برهمن موثق، دکتر نجفی و دکتر سنبل برای زحمات فراوانی که در این مدت متحمل شده اند، صمیمانه تقدیر و تشکر می کنم.

همچنین از آقای مهندس نژاد ابراهیمی به خاطر توجه و کمک های فکری شان کمال تشکر را دارم.

از خواهر و دوست عزیزم، خانم فاطمه میرزاجانی برای کمک های علمی و نیز ویژگی های پسندیده اخلاقی شان که در مراحل مختلف این تحقیق رهگشای مشکلات من بوده، ممنونم.

از خانم ها سارا اسلامبولچی، پونه خلیق، هاجر حیدری، مینا قهرمان زمانه، مهشید حاجب، نرگس عابدینی، بهناز ثابتی، زهرا نظری و آقایان محمد بلوچ، حسن رضادوست، مرتضی غلامی، حسین هاشم پور، مهدی عیاری، وحید کیان پور، بهور اصغری، دارا دستان، علی آرمیده، سعید مولایی، علیرضا پوررضا که در این مدت افتخار همکاری و دوستی با آنان را داشته ام و خاطراتی شیرین و فراموش نشدنی را در ذهنم حک کرده اند، از صمیم قلب سپاسگذارم و برای همه آن عزیزان آرزوی سعادت و بهروزی دارم.

معصومه دلیلیان

چکیده

سیکلوسپورین پپتیدی حلقوی، هیدروفوب و خنثی، شامل ۱۱ اسید آمینه می باشد که از سال ۱۹۸۷ به عنوان یک مهارکننده سیستم ایمنی در پیوند اعضا و بیماری های خود ایمنی به کار برده شده است. این دارو از یک قارچ خاکی به نام *Tolypocladium inflatum* Gams بدست می آید. اندازه گیری این دارو بسیار مشکل می باشد. در بیشتر روش های استفاده شده HPLC برای تعیین مقدار سیکلوسپورین و متابولیت هایش، از ستون با درجه حرارت بالا (۸۰-۴۵ سانتی گراد) استفاده شده است. در این تحقیق یک تکنیک جدید، برای آنالیز سیکلوسپورین استفاده شده است. در این روش از یک ستون هیدروفیل (Amide Silica) استفاده شده و این ستون نسبت به تمامی ستون های ذکر شده از پلاریته بالاتری برخوردار است و برای جداسازی ترکیبات قطبی بسیار مناسب می باشند و چون سیکلوسپورین یک ترکیب غیر قطبی است، این ترکیب به صورت گونه مایسلی که یک ترکیب قطبی تر است، در آورده شد. برای تهیه مایسل سیکلوسپورین از Sodium Dodecyl Sulphate (SDS) استفاده گردید. روش مایسل کروماتوگرافی با استفاده از ستون های هیدرو فیلیک روشی آسان، سریع برای اندازه گیری سیکلوسپورین می باشد به طوری که دارای حساسیت کافی برای اندازه گیری غلظت کمینه سیکلوسپورین در محیط های طبیعی نظیر قارچ ها و حتی در محیط های پیچیده تر نظیر سرم بیماران دریافت کننده دارو را دارا می باشد. شرایط بهینه فاز متحرک انتخاب شده شامل ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب و استفاده از ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین به طوریکه pH محیط با اسید استیک در حالت خنثی نگه داشته شد. سرعت جریان فاز متحرک ۰/۰۶ میلی لیتر بر دقیقه انتخاب گردید که با استفاده از این فاز متحرک تا غلظت های ۱ ppm استاندارد سیکلوسپورین اندازه گیری گردید.

بررسی پپتید حلقوی سیکلوسپورین به روش کروماتوگرافی مایع مایسلی

با استفاده از ستون های هیدروفیلیک (HILIC)

فصل اول (تئوری)

۱	۱- سیکلوسپورین A
۱	۱-۱- شیمی سیکلوسپورین
۲	۱-۱-۲- کاربردهای درمانی
۳	۱-۱-۳- اشکال دارویی
۳	۱-۳-۱-۱- اسامی تجارتي
۳	۱-۳-۱-۲- شرایط نگهداری
۴	۲- تاریخچه استفاده و فیتوشیمی قارچ <i>Tolypocladium inflatum</i> Gams
۶	۳-۱- آنالیز به کمک ستون های هیدروفیلیک Hydrophilic Interaction Chromatography (HILIC)
۶	۱-۳-۱- مشکلات کلی ستون های نرمال (NP) و معکوس (RP)
۹	۲-۳-۱- کروماتوگرافی مایع بر اساس بر همکنش های هیدروفیلیک
۹	۳-۳-۱- مکانیسم جداسازی در ستون های HILIC
۱۱	۴-۳-۱- انواع فاز ساکن ستون های HILIC
۱۳	۱-۴-۳-۱- ستون های Amide Silica
۱۵	۵-۳-۱- فاز های متحرک معمول در HILIC
۲۱	۶-۳-۱- تاثیر دما روی ستون های هیدروفیلیک
۲۲	۷-۳-۱- کروماتوگرافی مایع مایسلی
۲۲	۱-۷-۳-۱- مایسل

فصل دوم تجربی

۲۷	۲- مواد و دستگاه ها
۲۷	۱-۲- مواد مورد استفاده
۲۷	۱-۱-۲- منبع قارچ مورد استفاده
۲۸	۲-۱-۲- مواد و معرف های بکار رفته
۲۸	۲-۲- دستگاهوری

۲۸	۱-۲-۲- کروماتوگرافی مایع با کارایی بالا
۲۹	۳-۲- روش انجام آزمایش
۲۹	۱-۳-۲- تهیه مایسل سیکلوسپورین
۲۹	۲-۳-۲- روش استخراج سیکلوسپورین از سرم
۳۰	۴-۲- روش آنالیز
۳۰	۱-۴-۲- جداسازی و شناسایی سیکلوسپورین با روش HPLC
۳۰	۲-۴-۲- استخراج عصاره قارچی

فصل سوم بحث و نتیجه گیری

۳۳	۱-۳- بهینه سازی شرایط جداسازی HPLC
۳۵	۱-۱-۳- انتخاب معرف مایسل کننده و نسبت مولی مناسب از آن
۳۶	۲-۱-۳- مطالعه اثر فاز متحرک
۳۸	۳-۱-۳- مطالعه اثر حلال های آلی در فاز متحرک
۳۹	۴-۱-۳- مطالعه اثر pH
۴۳	۵-۱-۳- مطالعه اثر نمک در فاز متحرک
۴۵	۶-۱-۳- مطالعه اثر دما
۴۶	۷-۱-۳- مطالعه اثر Ionic Liquid در فاز متحرک
۴۹	۸-۱-۳- تعیین فاز متحرک بهینه
۵۰	۲-۳- اندازه گیری سیکلوسپورین در نمونه های طبیعی
۵۰	۱-۲-۳- اندازه گیری سیکلوسپورین در نمونه قارچی
۵۳	۲-۲-۳- اندازه گیری سیکلوسپورین در نمونه سرم

جداول

- جدول ۱-۱: انواعی از ستون های هیدروفیلیک و فاز متحرک مناسب جهت جداسازی پپتیدهای مختلف
۱۲
- جدول ۱-۲: وزن بیوماس قارچ در شرایط و زمان های مختلف
۲۸

اشکال

- شکل ۱-۱: ساختمان شیمیایی سیکلوسپورین
۲
- شکل ۱-۲: قارچ *Tolypocladium inflatum* Gams و موقعیت جغرافیایی جمع آوری توسط دکتر فری [۶]
۵
- شکل ۱-۳: چگونگی اتصال گروه های آمیدی به سطح سیلیکاژل، توسط اتصال دهنده های کربومایلی در ستون های Amide Silica
۱۳
- شکل ۱-۴: اثر سه نوع اسید افزوده شده به فاز متحرک جهت جداسازی پپتید های 1=FY, 2=FGGF, 3=FLEEI, 4=DYMGWMDP-NH₂, 5=NFTYGGF, 6=AGSQ, 7=WAGGDASGE, 8=YGGFMSTQKSQTPLVT توسط ستون TSK gel Amide-80 به روش گرادیان ۳ تا ۴۵ درصد آب در استونیتریل به مدت زمان ۷۰ دقیقه و طول موج ۲۶۵ نانومتر ۰/۱٪ تری فلورو استیک اسید= A، ۰/۱٪ اسید استیک= B، ۰/۱٪ اسید فرمیک= C، بدون اسید= D
۱۴
- شکل ۱-۵: میزان اثر در صد استونیتریل فاز متحرک در جداسازی چهار ترکیب doxorubicin, epirubicin, daunorubicin, epidaunorubicin توسط ستون Kromasil KR100-5 SIL و فاز متحرک استونیتریل و بافر ۳۰ میلی مولار سدیم فرمات در pH= ۲/۹
۱۶
- شکل ۱-۶: جداسازی ترکیبات nicotinamide (NiNH₂), 6-nicotinic acid (NiAc), methylnicotinic (ISTD), nicotinuric acid (NiUAc) با استفاده از ستون Thermo Hypersil silica و ۲٪ آب در فاز متحرک کروماتوگرام تو پیر و ۵٪ در کروماتوگرام تو خالی
۱۷
- شکل ۱-۷: جداسازی ترکیبات 1=epidaunorubicin, 2=daunorubicin, 3=epirubicin, 4=doxorubicin با استفاده از چهار حلال آلی متانول، ایزوپروپانول، تتراهیدروفوران و استونیتریل و حلال آبی به نسبت ۹۰ به ۱۰ توسط ستون
۱۹

Kromasil KR100-5SIL. در حلال آبی از بافر سدیم فرمات ۲۰ میلی مولار استفاده شده و $\text{pH}=9/2$ می باشد.

- شکل ۱-۸: ساختمان دو ترکیب $1=\text{epirubicin}$, $2=\text{daunorubicin}$
- شکل ۱-۹: چگونگی تشکیل مایسل و محلولیت گونه های هیدروفوب در حلال هیدروفیل، در (الف)، (ب) و (ج) غلظت گونه مایسل کننده کمتر از غلظت بحرانی تشکیل مایسل و در گونه (د) غلظت گونه مایسل کننده بالاتر از غلظت بحرانی تشکیل مایسل است.
- شکل ۱-۳: کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۲ ppm، فاز متحرک ۰/۸۵ mL/min استونیتریل و ۰/۱۵ آب، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶
- شکل ۲-۳ (الف): کروماتوگرام مربوط به تزریق ۲ ppm سیکلوسپورین، فاز متحرک ۰/۶۰ mL/min استونیتریل و ۰/۴۰ آب، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت متحرک ۰/۰۳ mL/min، (ب) کروماتوگرام مربوط به تزریق ۲ ppm سیکلوسپورین، فاز متحرک ۰/۴۵ mL/min استونیتریل و ۰/۵۵ آب، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت متحرک ۰/۰۳ mL/min
- شکل ۳-۳: کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۰/۲۰ mL/min استونیتریل و ۰/۸۰ آب، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۳
- شکل ۳-۴: کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۰/۱۵ mL/min استونیتریل و ۰/۸۵ آب، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۳
- شکل ۳-۵ (الف): کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۰/۱۵ mL/min استونیتریل، ۰/۸۵ آب، طول موج ۲۱۵ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min، (ب) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۰/۱۵ mL/min استونیتریل، ۰/۸۰ آب و ۰/۵ متانول، طول موج ۲۱۵ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min
- شکل ۳-۶ (الف): کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۰/۱۵ mL/min استونیتریل و ۰/۸۵ آب و ۰/۰۱ تری فلورو استیک اسید، $\text{pH}=2$ ، طول موج ۲۱۵ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min، (ب) کروماتوگرام مربوط به

- استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل و ۸۵٪ آب،
طول موج ۲۱۵ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min
- ۴۱ شکل ۳-۷: الف) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۱٪ آمونیاک، ۰/۰۷۵٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min (ب) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل و ۸۵٪ آب، ۰/۰۵٪ آمونیاک، ۰/۰۳۷٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min
- ۴۲ شکل ۳-۸: (—) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۰۵٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۲٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min، (---) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل و ۸۵٪ آب، ۰/۰۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min، (---) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل و ۸۵٪ آب، ۰/۰۲٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۰۸٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min
- ۴۴ شکل ۳-۹: (—) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۰۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min، (---) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل و ۸۵٪ آب، ۰/۰۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، ۲۰۰ ppm نمک استات آمونیوم، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min، (---) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل و ۸۵٪ آب، ۰/۰۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، ۱۰۰۰ ppm نمک استات آمونیوم، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min
- ۴۵ شکل ۳-۱۰: الف) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک

۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min (ب) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۵۴ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل و ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min، دما ۴۰ درجه سانتی گراد

- شکل ۳-۱۱: طرز پوشیده شدن گروه های سیلانولی توسط مایع یونی ایمیدازولی ۴۶
- شکل ۳-۱۲: الف) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۹ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min ۰/۰۶، ۰/۰۲۵٪ -۳ متیل -۱ اکتیل ایمیدازولیوم تترا فلورو بورات ۴۸
- شکل ۳-۱۳: کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۹ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min ۴۸
- شکل ۳-۱۴: کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۹ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min ۴۹
- شکل ۳-۱۵: کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۱ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min ۵۰
- شکل ۳-۱۶: کروماتوگرام مربوط به نمونه عصاره قارچ، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min ۵۱
- شکل ۳-۱۷: کروماتوگرام مربوط به نمونه عصاره قارچ و مقدار افزوده شده استاندارد، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min ۵۱
- شکل ۳-۱۸: کروماتوگرام مربوط به نمونه عصاره قارچ، فاز متحرک ۱۰٪ استونیتریل، ۹۰٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min ۵۲

- شکل ۳-۱۹: کروماتوگرام مربوط به نمونه عصاره قارچ و مقدار افزوده شده استاندارد، فاز متحرک ۱۰٪ استونیتریل، ۹۰٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۰۸ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min
- شکل ۳-۲۰: الف) کروماتوگرام مربوط به استاندارد سیکلوسپورین ۲۶۷ ppm، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل، ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۱۵ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min، ب) کروماتوگرام مربوط به سیکلوسپورین استخراج شده از سرم، فاز متحرک ۱۵٪ استونیتریل و ۸۵٪ آب، ۰/۱۶٪ تری اتیل آمین، ۰/۰۶٪ اسید استیک، pH=۷، طول موج ۲۱۵ نانومتر، سرعت فاز متحرک ۰/۰۶ mL/min

فصل اول

تئوری

۱- سیکلوسپورین A

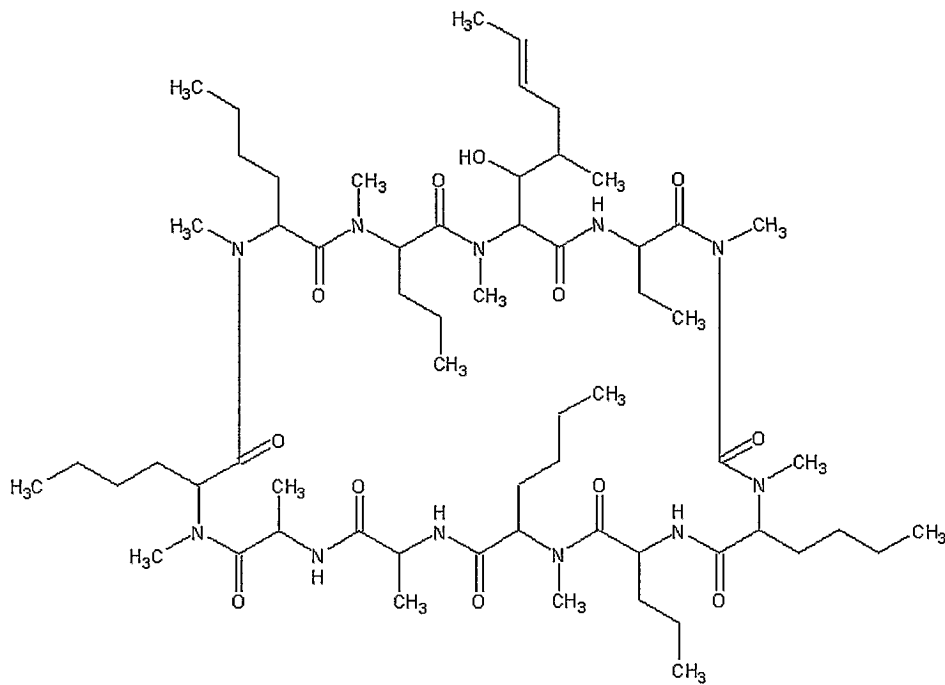
سیکلوسپورین^۱ پپتیدی حلقوی، هیدروفوب^۲ و خنثی، شامل ۱۱ اسید آمینه می باشد که از سال ۱۹۸۷ به عنوان یک مهارکننده سیستم ایمنی^۳ در پیوند اعضا و بیماری های خود ایمنی به کار برده شده است [۱]. این دارو با منشأ قارچی، از یک قارچ خاکی به نام *Tolypocladium inflatum* Gams بدست می آید و سپس با اتانول و کروموفر EL فرموله شده، به صورت دارو عرضه می شود. این دارو به صورت خوراکی یا تجویز وریدی، برای پیش گیری از رد پیوند اعضا استفاده می شود. جذب دارو بسیار کند و متغیر بوده و به میزان زیاد در بدن توزیع می شود و به سلول های خونی و پروتئین های پلاسما اتصال می یابد. دارو از متابولیسم کبدی بالایی برخوردار است. متابولیسم در دو جنس زن و مرد متفاوت می باشد به طوری که میزان متابولیسم در زنان، بیش از مردان است که این تفاوت احتمالا به دلیل فعالیت بیشتر آنزیم Cyp3A4 در زنان نسبت به مردان که مسئول متابولیز کردن دارو است، می باشد. از اینرو اندازه گیری غلظت این ماده در بدن، هنگام پیوند اعضا بسیار پر اهمیت است [۹۱].

۱-۱-۱- شیمی سیکلوسپورین A

سیکلوسپورین A، سیکلو {۴-E- بوتیل-۲- آنیل-N, ۴- دی تیل-L - تراونیل-L- هومو آلانیل - (N- متیل گلیکول) - (N- متیل -L- لوسیل) -L- متیل - (N- متیل -L- لوسیل) -L- هومو آلانیل -D- آلانیل - (N- متیل -L- لوسیل) - (N- متیل -L- ولیل)-} است. سیکلوسپورین A به صورت پودر سفید یا تقریبا سفید و بدون بو است. وزن ملکولی آن ۱۲۰۲/۶ دالتون و فرمول بسته آن $C_{62}H_{111}O_{12}$ می باشد، شکل (۱-۱). بیشینه جذب آن در طول موج بین ۲۰۸ تا ۲۱۵ نانومتر است.

1. Cyclosporine
2. Hydrophob
3. Immunosuppressant

سیکلوسپورین در اتانول، متانول، استون، اتر و کلروفرم محلول و در آب و هیدروکربن های اشباع شده بسیار کم محلول است [۱-۳].



شکل ۱-۱: ساختمان شیمیایی سیکلوسپورین

۱-۱-۲- کاربردهای درمانی

سیکلوسپورین یک مهار کننده قوی سیستم ایمنی است، که همراه با کورتیکو استروئیدها و گاهی با سایر مهار کننده های ایمنی، در پیوند عضو یا بافت برای پیش گیری از پس زدن پیوند یا کنترل و درمان پس زدن پیوند در بیمارانی که قبلا با مهار کننده های ایمنی دیگر درمان می شده اند به کار می رود. سیکلوسپورین علاوه بر پیوند اعضا، برای ممانعت و درمان (GVHD)^۱ که یک مشکل عمده مغز استخوان می باشد نیز مصرف می شود. این دارو همچنین در بیماری هایی که فاکتورهای ایمنی به نوعی در آنها دخالت دارند مانند آسم^۲، آنمی آپلاستیک^۳، سندرم بهجت^۴، دیابت ملی توس^۵، بیماری های کلیه گلومرولار^۶، میاستنی

1. Graft versus host deases
 2. Asthma
 3. Anemia aplastica
 4. Behcet syndrom
 5. Diabetes mellitus
 6. Golumerular

گراویس^۱، نارسایی صفراوی، آرتریت^۲، روماتوئید^۳، سارکوئیدوزیس^۴، التهاب sclera^۵، التهاب urea^۶، اسکرودرما^۷ و نقص های پوستی مختلف خصوصا سپوریازین^۸ و درماتیت آتوپیک^۹ به کار می رود [۱،۴].

۱-۱-۳- اشکال داروئی

سیکلوسپورین به صورت فراورده خوراکی و تزریقی موجود است. فراورده های خوراکی شامل کپسول سیکلوسپورین ۲۵، ۵۰، ۱۰۰ میلی گرمی و محلول خوراکی ۱۰۰ میلی گرم در میلی لیتر می باشد. سیکلوسپورین تزریقی ۵۰ میلی گرمی در میلی لیتر است. شکل داروئی جدید سیکلوسپورین یک میکرو امولسیون خوراکی است که به صورت کپسول های ۲۵، ۱۰۰ میلی گرمی و محلول ۱۰۰ میلی گرم در میلی لیتر می باشد [۹۱].

۱-۱-۳-۱- اسامی تجارتي

اسامی تجارتي شامل Sandimmun ، Cousupren است. نام تجارتي میکرو امولسیون جدید ارائه شده به بازار Neoral می باشد .

۱-۱-۳-۲- شرایط نگهداری

فراورده های حاوی سیکلوسپورین باید در ظروف کاملا در بسته و دور از نور نگهداری شوند [۳].

۲-۱- تاریخچه استفاده و فیتوشیمی قارچ *Tolypocladium inflatum* Gams

1. Myasteni Graveis
2. Arteritis
3. Romatoid artrit
4. Sarcoidosis
5. Scleritis
6. Ureitis
7. Scleroderma
8. Psoriasis
9. Diermatitis atopica

با شروع جنگ جهانی دوم، جنبش جدیدی برای کمک به هزاران انسانی که به نوعی دچار آسیب دیدگی شده بودند، مخصوصاً آنهایی که در اثر سوختگی شدید هیچ امیدی به کمک به آنها وجود نداشت بین دانشمندان جهان آغاز گردید، تلاش بر این استوار بود که پوست جدید و سالمی را به بدن های آسیب دیده آنها پیوند زنند.

در این میان پروفیسور پیترو مداوار^۱ جانورشناس انگلیسی از دانشگاه آکسفورد شروع به تحقیق و بررسی مشکلات ناشی از پیوند پوست کرد. در این تحقیق و بررسی او به اهمیت سیستم ایمنی بدن در پیوند اعضا پی برد و توانست جایزه نوبل ۱۹۶۰ در زمینه فیزیولوژی و داروسازی را نصیب خود کند. نتایج وی حاکی از افزایش غلظتی گلبول های سفید در پلاسمای خون بود که سبب پس زدن عضو پیوندی می شد [۵].

از آن زمان به بعد بسیاری از دانشمندان به دنبال ترکیباتی بودند که بتوانند از خود خاصیت مهارکنندگی ایمنی نشان دهند.

در سال ۱۹۶۹ دکتر هنس پیترو فری^۲ که همراه با همکارانش در شرکت Sandoz که روی ضد قارچ های آنتی بیو تیکی فعالیت می کردند، توانست قارچی با خواص ویژه را کشف کنند. تمام کسانی که در این شرکت فعالیت می کردند در تمام سفرهای خود چه کاری و چه تفریحی به دنبال نمونه های خاکی جدید برای کشف میکروارگانیسم های موثر می گشتند.

در سال ۱۹۶۹ دکتر فری و همسرش در سفری به نروژ در مسیر اسلو^۳ به برگن^۴ از زمین های مسطح اطراف کوه های هاردانگرویدا^۵ نیز گذشتند و هر جا که منظره ای زیبا می یافتند توقف کرده و دکتر از این فرصت های پیش آمده استفاده می کرد و به جمع آوری نمونه های خاکی می پرداخت. در این سفر او بیش از پنجاه نمونه خاکی جدید جمع آوری کرد به طوری که یکی از آن نمونه ها، همان قارچ معروف *Tolypocladium inflatum* Gams بود [۶].

1 . Dr Sir Peter B. Medawar

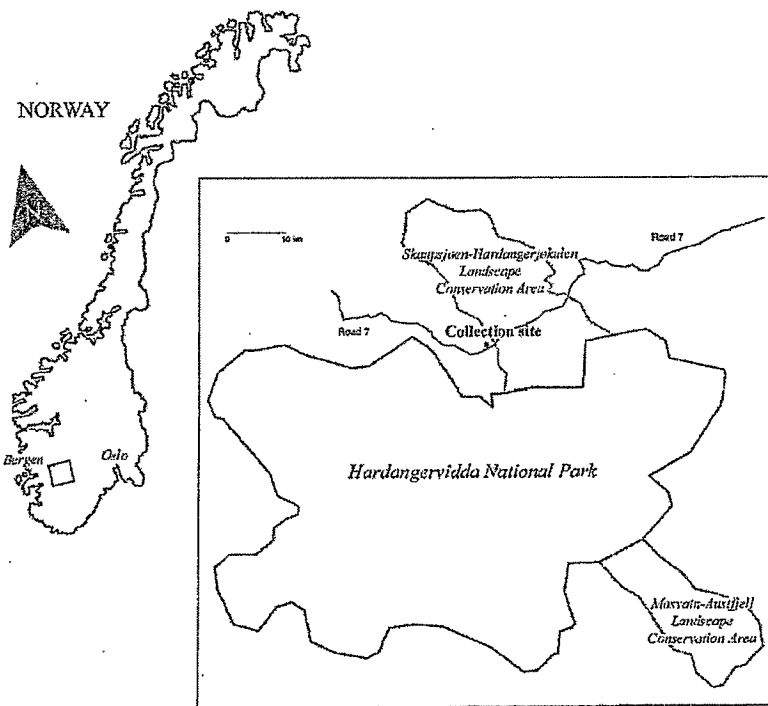
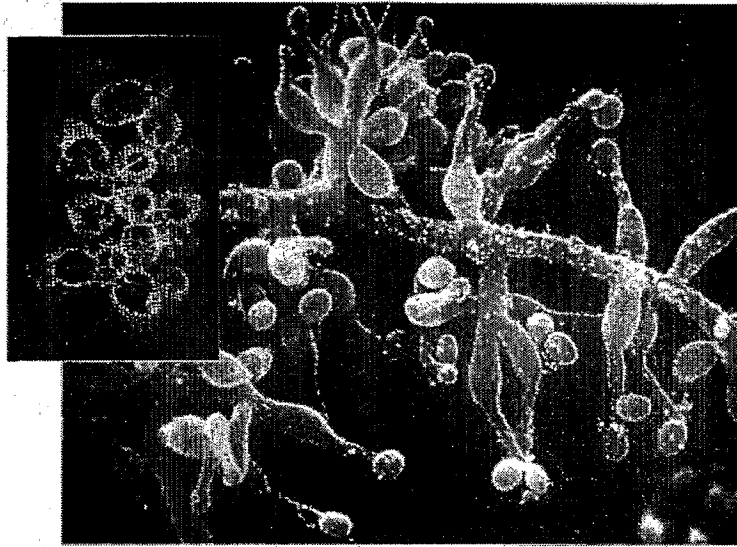
2 . Hans Peter Frey

3 . Oslo

4 . Bergen

5 . Hardangervidda

این نمونه قارچی برای اولین بار در سوم سپتامبر سال ۱۹۶۹ در حاشیه ریکسوی^۱ بین دریاچه ارترن^۲ و دیرانات^۳ در یک ارتفاع در حدود ۱۲۰۰ متری از کشور نروژ جمع آوری شده بود، شکل (۱-۲) [۶].



شکل ۱-۲: قارچ *Tolypocladium inflatum* Gams و موقعیت جغرافیایی جمع آوری توسط دکتر فری [۶]

۱. Riksvei
۲. Orteren
۳. Dyranut

شرکت Sandoz تحقیق و بررسی روی قارچ جمع آوری شده را آغاز کرد و پس از تلاش های فراوان در سال ۱۹۷۱ بورل^۱ و استاهلین^۲ به همراه تیم زیر نظرشان توانستند سیکلوسپورین را از این قارچ استخراج کنند و خواص مهار کنندگی ایمنی قوی^۳ این ترکیب جدید را نیز کشف کنند [۵].

در مراحل بعدی این نمونه قارچ علاوه بر نروژ در مناطقی از آمریکا، سوئد و قسمت های وسیعی از کانادا نیز مشاهده گردید [۶].

در سال ۱۹۷۸ کالن^۴، جراح انگلیسی برای اولین بار از سیکلوسپورین برای جراحی پیوند اعضا در خوک ها استفاده کرد و نتایج مثبتی بدست آورد. در مراحل بعدی از این دارو روی انسان ها نیز استفاده شد و نتایج شگفت انگیزی مشاهده گردید. در هفت عمل جراحی پیوند کلیه با استفاده از این دارو، پنج عمل با موفقیت انجام شد [۵].

۱-۳- آنالیز به کمک ستون های هیدروفیلیک Hydrophilic Interaction

Chromatography (HILIC)

۱-۳-۱- مشکلات کلی ستون های نرمال^۵ (NP) و معکوس^۶ (RP)

استفاده از ستون های نرمال و معکوس در کروماتوگرافی به حدود ۳۰ سال پیش از ستون های هیدروفیلیک بر می گردد [۶]. از آنجا که گستره وسیع تری از ترکیبات با ستون های معکوس قابل جداسازی هستند، کاربرد ستون های معکوس به مراتب از نرمال بیشتر است. ستون های معکوس توانایی شناسایی ترکیبات نیمه قطبی و غیر قطبی که دارای خصلت قطبیت لحظه ای هستند را نیز، دارا می باشند. فاز متحرک این ستون ها، حلال های قطبی هستند و در نتیجه مولکول هایی که حتی در خصلت قطبیت

1. Jean-francois Borel
2. Hatmann F. Stahelin
3. Immunosuppressant
4. Sir Roy Calne
5. Normal phase
6. Reversed phase

لحظه ای با یکدیگر تفاوت دارند، قابل تمییز دادن می باشند. در صورتی که در هنگام استفاده از ستون های نرمال، به واسطه فاز متحرک غیر قطبی، تمام ترکیبات نیمه قطبی و غیر قطبی که تفاوت قطبیت آنها بسیار به هم نزدیک است به راحتی در فاز متحرک حل شده و بدون برهمکنش با فاز ساکن، از ستون خارج شده و قابل جداسازی از هم نمی باشند. همچنین ستون های معکوس، توانایی بسیار بالاتری برای جداسازی بسیاری از ترکیبات قطبی و بیولوژیکی را دارند. در ستون های نرمال، برقراری تعادل نمونه ها بین فاز متحرک و ساکن به کندی صورت گرفته و به واسطه وجود گروه های عاملی مختلف روی فاز ساکن این ستون ها پیک ها پهن و دم دار^۱ می شوند. همچنین با تغییر غلظت نمونه در ستون های نرمال، تا حدی مکان پیک ها جا به جا می گردند [۷].

در ستون های معکوس چون فاز متحرک قطبی است امکان استفاده از روش های زوج یون^۲ و مایسل^۳ کروماتوگرافی برای آنالیز ترکیبات قطبی و یونی علاوه بر مولکول های غیرقطبی وجود دارد [۸]. از طرفی حلال های مورد استفاده در این نوع ستون ها نسبت به کروماتوگرافی مایع نرمال سمیت کمتری دارند. دلایل ذکر شده همگی نشان گر کارایی بالاتر ستون های معکوس نسبت به نرمال می باشد. اما ستون های معکوس به نوبه خود با محدودیت هایی روبرو هستند.

دسته ای از ترکیبات بیولوژیکی و قطبی مانند پروتئین ها و پپتیدها به علت قطبیت زیادشان برهمکنش های مناسبی با ستون های معکوس ندارند، برای حل این مشکلات، از یکسری ترکیبات^۴ آلی در فاز متحرک استفاده می شود. این حلال های غیرقطبی استفاده شده در فاز متحرک، از قطبیت فاز متحرک کاسته، سبب می شوند گونه های قطبی که به راحتی در فاز متحرک اولیه حل می شدند و از ستون خارج می گشتند با کاهش قطبیت فاز متحرک، تمایل آن ها به این فاز کمتر، برهمکنش بیشتری با ستون داشته و در نتیجه جداسازی ها بهتر می گردد. با اینحال هنوز مواردی وجود دارند که حتی با اضافه کردن حلال های آلی نتایج خوبی حاصل نمی شدند [۹].

1. Tailing

2. Ion pair

3. Micellar chromatography

4. Admixtures