

تولید و کنترل گیفی پرتو داروی $[^{18}\text{F}]$ -فلونور-داکسی گلوکز $[^{18}\text{F}-\text{2FDG}]$ در ایران

دکتر امیر رضا جلیلیان - دکتر حسین آفریده - مهندس بر اتعلی اکبری -
مهندس محمد شفیعی - مهندس بهروز شیرازی - مهندس محمد میرزایی -
مهند خسرو آردانه

بخش سیکلوترون مرکز تحقیقات کشاورزی پزشکی هسته‌ای، سازمان انرژی اتمی ایران

چکیده

بر مصرف ترین پرتو داروی سال ۱۹۸۹ در ایالات متحده، $2-\text{فلوروداکسی گلوکز}$ بوده است که در ابتدای امر برای نگاره برداری نابش پوزیترون در تشخیص نومورهای حفره چمچمه و مصرف موضعی گلوکز سلول‌های عصبی بکار گرفته شد. با توجه به اهمیت این پرتو دارو و تولید آزمایشی و کنترل گیفی آن از شهریور ماه ۱۳۷۶ در بخش سیکلوترون مرکز تحقیقات کشاورزی و پزشکی هسته‌ای کرج آغاز و قابلیت تجویز آن به بیماران محرز گردید. ملکول $^{18}\text{F}-\text{2FDG}$ (۳) طی دو مرحله واکنش شیمیایی از ماده اولیه O_2 - تری فلورومتان سولفونیل $(^{18}\text{H}_2\text{O})$ ($>95\%$) (۲) توسط پروتون با انرژی 18MeV حاصل می‌شود (۳) و طی فلونور-۱۸ حاصل از بیماران آب غنی شده $^{18}\text{F}-\text{2FDG}$ خالص را بدست می‌دهد. خلوص رادیو شیمیایی آن بالای ۹۵٪ و اکتیویته اختصاصی آن حداقل $2100\text{Ci}/\text{mmole}$ می‌باشد که پس از ایزوتوپیک شدن و کنترل گیفی آماده تزریق به بیماران می‌گردد.

مقدمه

می‌کنند. به دلیل بالا بودن میزان آنزیم هگزوکیناز در سلول‌های مغزی، ملکول مذکور از ناحیه اکسیزن ۶ فسفوریله می‌شود و به سبب قطعی شدن نمی‌تواند از سلول خارج شود. از طرفی به دلیل وجود فلونور بجای OH -در ناحیه ۲، واکنش‌های بعدی انجام نمی‌شود و پس از نابودی ^{18}F رهش پوزیترون صورت می‌گیرد (۵). پوزیترون پس از برخورد با پادذره خود یعنی الکترون به دو فوتون گاما‌ای پرانرژی (۲۰۵۱۱ Kev) با زوایه 180° نسبت به یکدیگر تبدیل می‌شود. که توسط

فلونور-۱۸ که عنصر ملکول $^{18}\text{F}-\text{2FDG}$ می‌باشد یک عنصر پوزیترون دهنده است که در مرکز تحقیقات کشاورزی پزشکی هسته‌ای کرج از بیماران آب غنی شده ($>95\% \text{ } ^{18}\text{O}-\text{H}_2\text{O}$) توسط پروتون‌های پرانرژی حاصل می‌شود و پس از جدا شدن F^- از آب گران قیمت غنی شده طی واکنش‌های شیمیایی به $^{18}\text{F}-\text{2FDG}$ تبدیل می‌شود (۴). ملکول اخیر با خاصیت انتخابی بیشتری به سلول‌های عصبی جذب می‌شود چراکه این سلول‌ها اختصاصاً از گلوکز به عنوان منبع انرژی استفاده

(NRCCAM) قرار می‌گیرد. واکنش هسته‌ای رخ داده چنین است:



سپس محلول حاصل از واکنش فوق وارد سیستم جمع آوری (Recovery) واقع در Hot Cell می‌گردد که در آن ابتدا از روی یک رزین آنیونی عبور کرده و ^{18}F به فرم یون فلورید (۷)، روی رزین متصل می‌گردد (۸) و باقیمانده آب غنی شده جمع آوری می‌گردد. با شستشوی رزین با محلول کربنات پتاسیم یون فلورید به فرم $^{18}\text{K}^{+}$ خارج می‌شود که حجمی حدود ۱ میلی لیتر داشته و وارد ظرف واکنشی می‌گردد که قبل از آن یک ماده فعال کننده یون فلورید موسوم به کریپتو فیکس ۲۲۲ (نام شیمیابی -۴-۱۶.۱۶.۲۱.۲۴- هگزا اکسا -۱۰- و -۱۰- دی آزادی سیکلو (۸.۸.۸) هگزا کوزان) به مقدار ۲۵ میلی گرم به همراه حلال آزموده روپ خارج می‌شود و یون فلورید در کنار کریپتو فیکس به حالت فعال و خشک می‌رسد. عمل خشک شدن ۲ بار دیگر با افزودن مقادیر استونیتریل تکرار می‌شود. ملکول (۱۱) به صورت محلول در استونیتریل به اکتیویته خشک افزوده می‌شود و در دمای ۹۸ درجه سانتی گراد به مدت ۱۰ دقیقه حرارت می‌بیند و واکنش اتصال فلورید به (۱) انجام می‌گردد و پس از خشک شدن استونیتریل توسط حرارت، افزایش اثر معمولی به آن صورت می‌گیرد تا ماده لیپوفیل (۲) را حل کند و عبور آن از ستون‌های کوچک Sep-Pak Silica به فرم خالص وارد ظرف واکنش دیگر می‌گردد و به آن اسید کلریدریک HCl افزوده می‌شود و حرارت می‌بیند تا بوسیله هیدرولیز، ملکول (۲) حاصل آید. سپس مخلوط هیدرولیز از

یک مدار الکترونیکی که فقط پرتوهای همزمان را ثبت می‌کند تصحیح می‌گردد (۶).

دوربین‌های PET مجهر به صدها قطعه آشکارساز سوسوزن در اتصال به سیستم الکترونیک خاص، تصاویر دقیقی از محل استحاله تا دقت 0.4 cm^3 می‌دهد. هرچه سلول فعال‌تر باشد مصرف گلوکز بیشتر بوده و تصویر شدت بیشتری دارد. تومورها که دارای جذب بالایی از گلوکز هستند و بسیاری از بیماری‌های عصبی مثل شیزوفرنی، صرع، جنون و ... که همگی توأم با پرکاری یا کمکاری نواحی مختلف و در نتیجه مصرف غیر طبیعی گلوکز هستند و همچنین نواحی کم جذب ^{18}FDG در سکته‌های مغزی و یا جنون پیری تشخیص می‌باشند. همچنین این رادیو دارو کاربردهای با ارزشی در کار迪ولوژی و انکولوژی دارد.

روش کار

نیمه عمر فلور ۱۸- حدود ۱۱۰ دقیقه است بنابراین واکنش شیمیابی روی آن باید بسیار سریع و کارآمد باشد.

تهیه $^{18}\text{F}-2\text{FDG}$: بخش شیمیابی تولید پرتو دارو دارای دو مرحله اصلی می‌باشد که یکی بخش تهیه یون فلورید و دیگری بخش آلت آن است.

(الف) تهیه $[^{18}\text{F}]$ فلورورید و تبدیل به فرم واکنش دهنده (۲): مقدار $1/7$ میلی لیتر آب مقطر غنی شده حاوی اکسیژن -۱۸- با خلوص بالای ۹۵٪ در یک هدف از جنس نقره به مدت ۱۵ الی ۲۰ دقیقه تحت تابیش پرتو نهایی با انرژی ۱۸ میلیون الکترون ولت توسط سیکلوترون (سیکلون - ۳۰) موجود در مرکز تحقیقات کشاورزی و پزشکی هسته‌ای کرج

[¹⁸F-2FDG] تولید و کنترل کیفی پرتو داروی

است که این مقدار ۰/۰۰۰۲٪ مقدار سمی گزارش شده در موش است (جدول ۱ و ۲) (۹).

ب) تعیین خلوص رادیو شیمیایی: از یک نمونه تازه تولید شده ¹⁸FDG یک لکه به قطر ۱ میلی متر روی کاغذ کروماتوگرافی (روی لا یه نازک سیلیکاژل با پایه پلیمر به ابعاد ۲/۵ در ۱۲ سانتی متر) توسط یک لوله باریک شیشه‌ای قراردادیم و سپس در حلال آب - استونیتریل (۹۵-٪ حجمی) در یک تانک کروماتوگرافی به ابعاد ۱۵×۷×۱۰ سانتی متر گسترش داده شد. پس از گسترش حلال تا ۳ ربع کروماتوگرام، آزا خارج کرده در جریان هوا خشک کرده، روی یک دستگاه خودکار بررسی کننده جزء به جزء کروماتوگرام (Chromatogram auto scanner) مرتبط به یک مسحابه گر هسته‌ای چند کاناله (Multi Channel Analyzer) که در فواصل ۱۲ ثانیه‌ای ۸ میلی متر کاغذ را اسکن کرده به صورت شمارش در ثانیه ثبت می‌کند قرار داده شد. نهایتاً در یک نمودار دو بعدی درصد نسبی شمارش در برابر مسافت کروماتوگرام رسم گردید (نمودار ۱).

ج) خلوص رادیو نوکلایدی: برای این روش از طیف‌سنجی گاما استفاده شد. حجمی معادل ۱/۰ میلی لیتر نمونه تولیدی مقابله دتکتور زرمانیوم بسیار خالص قرار گرفت که فتوپیک انرژی در ۰/۵۱۱ و ۰/۰۲ MeV (میلیون الکترون ولت) دیده می‌شد که مؤید وجود عنصر پوزیترون دهنده بود. برای اطمینان از وجود فلورون-۱۸ اندازه گیری شمارش در ثانیه در زمان‌های ۱۰، ۲۰، ۴۰، ۶۰، ۹۰، ۱۲۰ و ۱۵۰ دقیقه انجام گرفت و پس از رسم نمودار حاصل، زمانی که شمارش به نصف مقدار اولیه رسید روی منحنی ظاهر شد که معادل ۱۱۱/۵ دقیقه بوده و مؤید وجود ¹⁸F می‌باشد (۱۰).

ستون‌های آلومین، رزین و نهایتاً ستون C18 Sep-Pak عبور می‌کند تا به ترتیب کلیه آلودگی‌های اولیه یونی و فرم تراستیل (۱) و (۲) از آن خارج گردد و به صورت خالص در آب خارج گردد. محلول اخیر توسط بافر فسفات به حدود pH=۶ می‌رسد و از صافی میکروبی ۰/۲۲٪ میکرون عبور کرده و آماده تجویز می‌گردد (۸).

کنترل کیفیت

¹⁸F-2FDG پرتو داروی تزریقی، آپیروژن، استریل و ایزوتون با اکتیویته ویژه حدود ۵۰٪ تا ۲۵۰٪ میکروکوری است که آزمایش‌های کنترل کیفی زیر روی آن انجام می‌گیرد:

الف) تعیین خلوص شیمیایی: به منظور اثبات خلوص شیمیایی ¹⁸FDG، تجسس جهت تشخیص برخی از مواد شرکت کننده در واکنش انجام می‌گیرد. مهم‌ترین ماده مزاحم کریپتووفیکس ۲۲۲ است که سمیت زیاد آن قبل از گزارش شده است. جهت کنترل خلوص محصول نسبت به ماده اخیر، محلول‌های استاندارد ماده فوق با غلط‌های مختلف (بر حسب میلی گرم در میلی لیتر) در مтанول تهیه شدن و سپس روی صفحات کروماتوگرافی بر روی لا یه نازک سیلیکا با پایه پلیمر توسط لوله‌های باریک شیشه‌ای نمونه گذاری شدن و در حلال مтанول - هیدروکسید امونیوم (۱۰-٪) در تانک کروماتوگرافی گسترش یافتد. نهایتاً صفحه مذکور در تانک دیگری که از بخار ید اشباع شده بود قرار گرفته و جذب کامل ید روی این لکه‌ها مشاهده گشت. از آنجایی که حجم تزریقی ¹⁸FDG-2 به بیمار نیز یک میلی لیتر است، در صورت عدم مشاهده لکه کریپتووفیکس در تانک ید از نمونه تزریقی، مقدار کریپتووفیکس زیر دامنه ۱/۲۵ میلی گرم در میلی لیتر

$$A = 35 \text{ W/C}$$

براساس جدول ۱ در دو غلظت بیشینه و کمینه در صورت عدم مشاهده جذب ید در $R_f = ۰/۲۷$ سیستم حلال ۱ بترتیب ۵۰۰۰ برابر زیر مقدار خطرناک و ۱۴۵۰۰ برابر زیر غلظت خطرناک کریپتووفیکس خواهیم داشت (۹).

ب) کنترل رادیو شیمیایی: براساس فارماکوپه امریکا حداقل $۱\%_{\text{اکتیویته}}^{\text{در محلول بايد به فرم FDG}}$ باشد که با کنترل رادیو کروماتوگرام (نمودار ۱) شرایط فوق تأیید می‌گردد (۱۱).

ج) خلوص رادیو نوکلایدی: بایستی دو فستوبیک $۵/۰۱\text{ Mev}$ و $۱/۰۲$ در طیف گاما در مجاورت زرمانیوم فوق خالص مشاهده گردد، ضمن این که نیمه عمر بایستی حداقل ۱۰۵ و حداکثر ۱۱۵ دقیقه بdest آید.

د) کنترل pH: اسیدیته محلول تزریقی FDG بايد در حدود $۵/۵$ تا $۸/۵$ باشد که با افزودن بافر فسفات اسیدیته تنظیم گردید (۱۱).

بحث

رادیو داروی FDG در حال حاضر با پاسخ مثبت کلیه آزمایش‌های کیفی، در حال تولید آزمایشی بسر می‌برد. نمودار ۳ نتایج بازده ۹ بار تولید رادیو دارو را در تاریخ‌های مختلف نشان می‌دهد. همانطور که از جدول ۳ مشخص است اکتیویته بخش‌های مختلف تولید و رادیو دارو تعین شده است. اکتیویته محصول در حدود ۵۴ میلی‌کوری می‌باشد. بازده شیمیایی تولید ^{18}FDG در مجموع دو مرحله ۶۰ درصد است بنابراین اکتیویته اختصاصی آن در حدود ۲۱۶۰ Ci/mmole

د) کنترل pH: اسیدیته محلول حاصل از تولید حدود $۴/۵$ می‌باشد که توسط شناساگر یونیورسال ساخت کمپانی Merck اندازه گیری شد. با ترکیب نسبت حجمی یک به یک محلول، با محلول بافر فسفات اسیدیته محلول به حدود $۵/۶$ رسید که قابل قبول است.

نتایج

براساس فارماکوپه ایالات متحده محلول تزریقی ^{18}FDG باید یک محلول استریل و غیر تبزاو حاوی حداقل ۱ کوری بر میلی مول (۱۰۳×۲۷ مگابکرل) اکتیویته اختصاصی و حداقل ۹۰ وحداکثر ۱۱۰ درصد اکتیویته به فرم $^{18}\text{F-FDG}$ در محلول موجود باشد که می‌تواند حاوی یا فاقد ماده پایدارکننده باشد. بر چسب روی محصول باید حاوی مندرجات زیر باشد:

۱ - زمان و تاریخ کالیبراسیون

۲ - مقدار اکتیویته ^{18}F بر حسب مگابکرل در میلی لیتر

۳ - تاریخ انقضاء

۴ - نوع و مقدار ماده افزودنی (در صورت وجود)

۵ - علامت رادیو اکتیویته

۶ - عبارت (عدم استفاده در صورت مشاهده رسوب یا کدورت) باید در جریان باشد

کنترل کیفی باید نتایج زیر را بdest دهد:

الف) تعیین خلوص شیمیایی: عدم مشاهده هرگونه جذب بایدار ید در کروماتوگرام حاصل از نمونه تزریقی در دو سیستم مختلف کروماتوگرافی در R_f های داده شده در جدول ۲، به طور خلاصه فرمول زیر حد دوری از خطر (A) را در صورت عدم مشاهده لکه ید در غلظت C کریپتووفیکس بر حسب میلی گرم در میلی لیتر برای شخص W کیلوگرمی نشان می‌دهد:

تشکر و قدردانی

گروه کارگردانی رادیوایزوتوب و سیکلوترون زحمات زیادی در انجام بیماران ها متحمل شدند. موفقیت پرروژه مرhone طراحی و ساخت دستگاه جستجوگر کروماتوگرام توسط آقایان مهندس علی اکبر جعفری خرمی و مهندس عبدالرحیم پرتوی می باشد. همچنین از زحمات مهندس رامین آقاجعفری در رفع نواقص تکنیکی کمال تشکر را داریم.

می باشد. ملکول مذکور بسیاری از موارد مجهول تشخیص کلینیکی بیماری های عصبی را پاسخگو است. بررسی های بیشتر روی بازده رادیو شیمیایی در حال انجام است.

حضور ناخالصی های مثل ۲-فلوروتراستیل گلوکز(۲) و یا ترا-O-استیل-۲-تریفلات- D-β-مانوز(۱) بطور کامل مردود بوده و فرم اکتیونیز بیش از ¹⁸FDG ۹۰٪ است که کاملاً خالص بوده قابل تجویز است.

جدول - ۱ : رابطه بین غلظت کربیوتوفیکس و پاسخ رنگی به بد در کروماتوگرافی روی لایه نازک.

غلظت کربیوتوفیکس (mg/ml)	پاسخ رنگی به بخار بد
۰/۵	++++
۰/۲۵	++++
۰/۱۲۵	+++
۰/۰۵	++
۰/۰۲۵	+
۰/۰۱۷	-

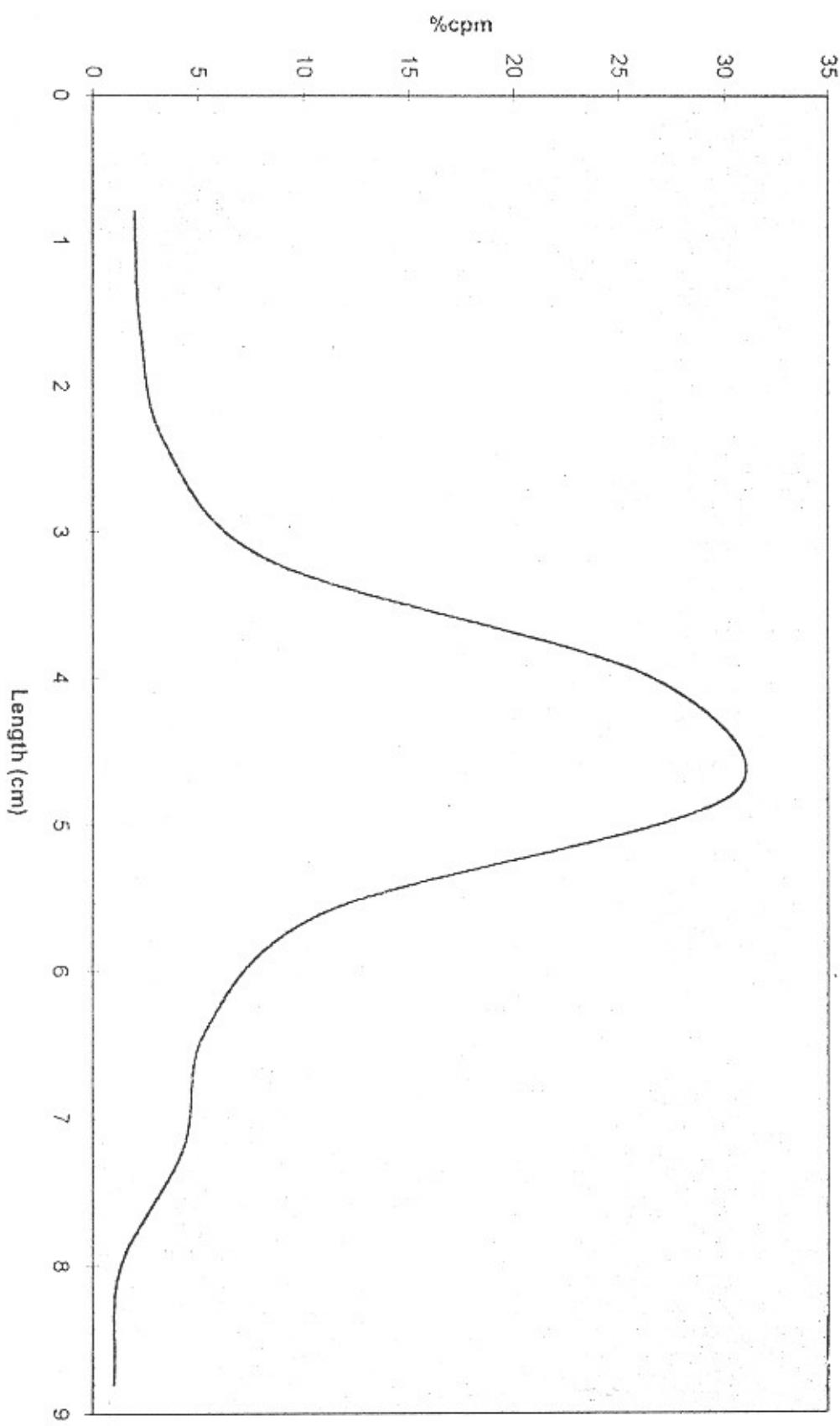
جدول - ۲ : راه های مختلف برای کروماتوگرافی روی لایه نازک کربیوتوفیکس و FDG در دو محیط حلال متفاوت.

RI FDG	RI کربیوتوفیکس	حلال
۰/۸۲	۰/۳۷	متanol/هیدروکسید آمونیم
۰/۵۲	۰/۰۰	اتیل استات/اتanol

جدول - ۳ : توزیع اکتیویته (mCi) در بخش های مختلف تولید شیمیایی طی تولید در تاریخ های مختلف.

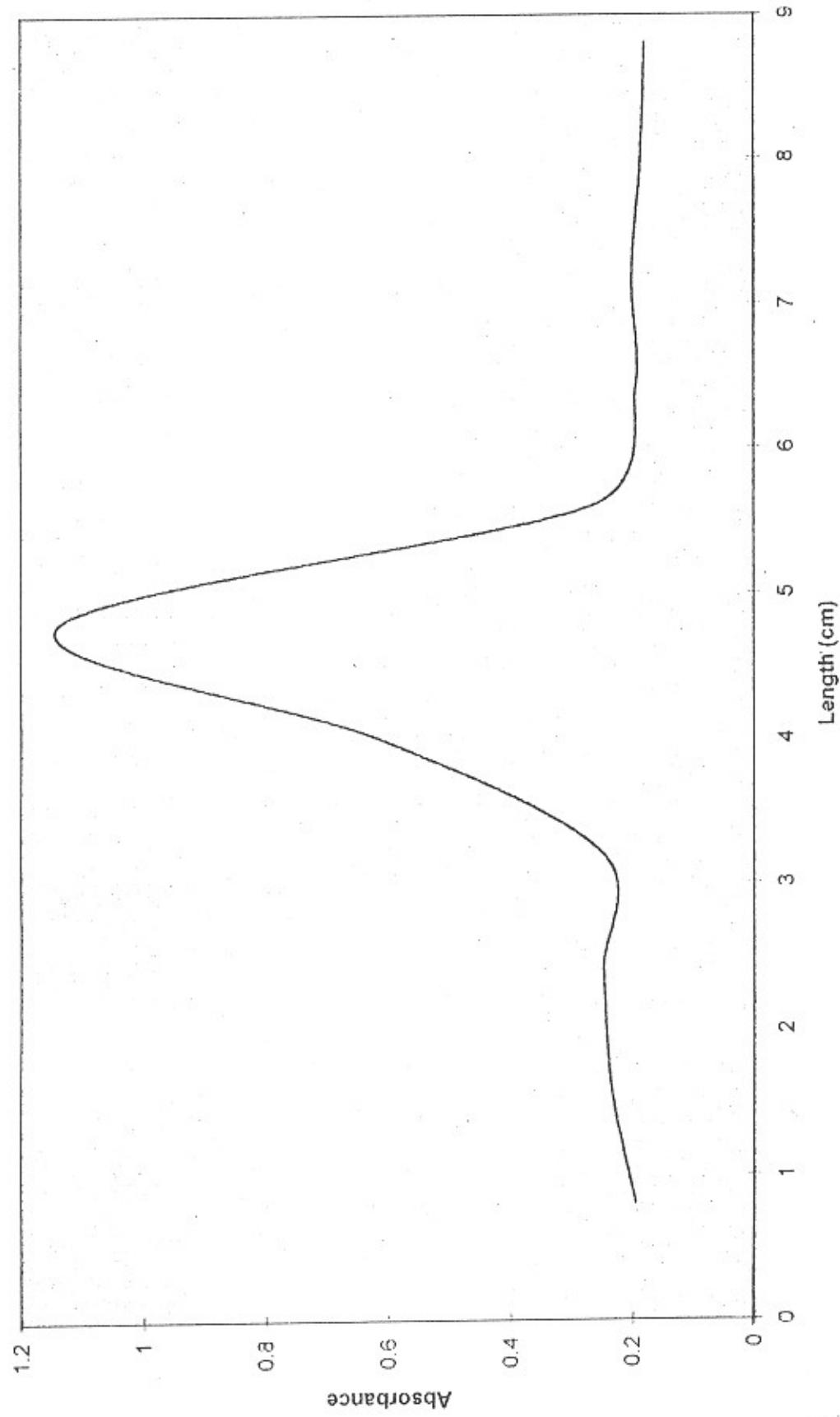
	18FDG	Al2O3	C18	Resin	SiO2	Reactor 1	Reactor 2
21.05.97	56	5	5	7	16	4	7
21.05.97	51	4	4	5	26	2	8
08.09.97	33	3	4	3	41	1	15
09.09.97	28	1	14	30	12	1	14
10.09.97	73	2	2	0	10	2	10
10.09.97	62	2	2	2	18	3	11
11.09.97	68	1	3	1	18	1	7
12.09.97	63	1	3	1	18	2	12

Radiochromatogram for FDG



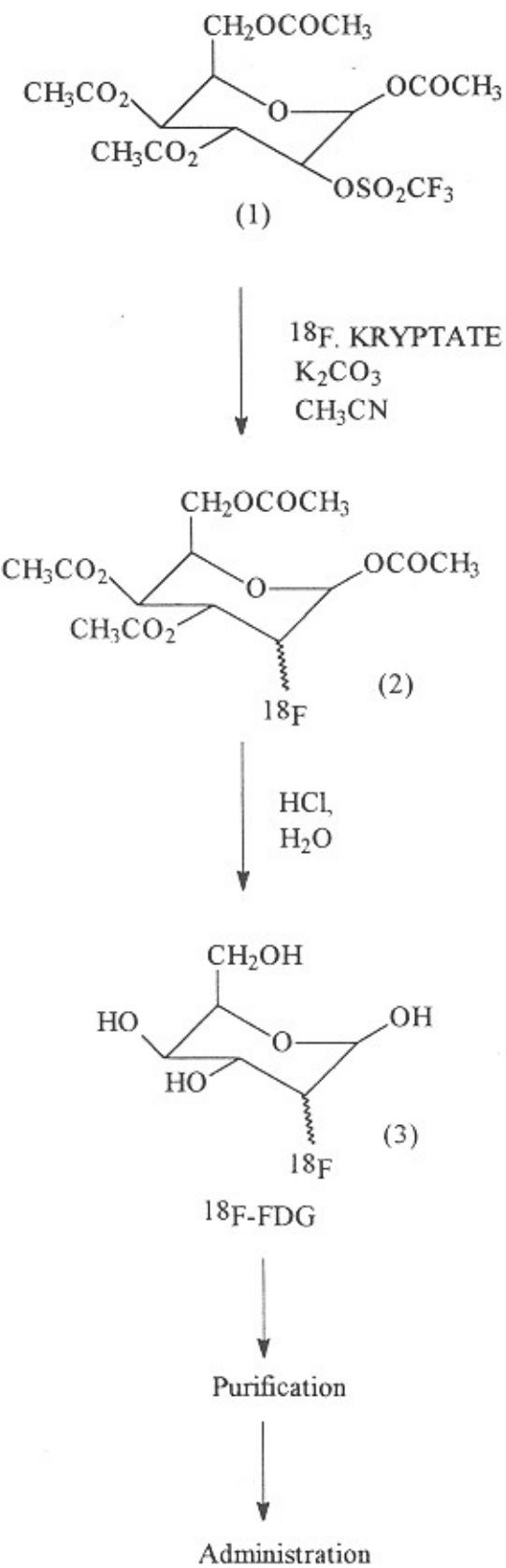
نمره دار - ۱ : درصد نسبی شمارش کردمانیگرام نمره $[^{18}\text{F}]$ -2-FDG در واحد طول کروماتوگرام

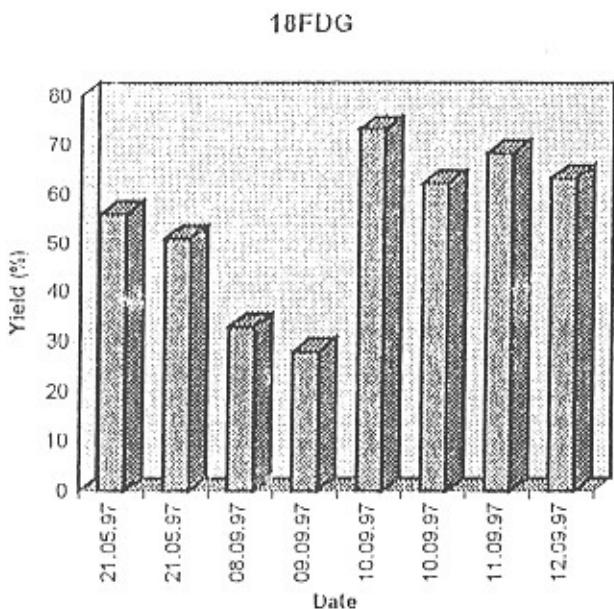
UV Chromatogram



نمودار - ۲ : جذب UV کروماتوگرام در طول مرج ۲۵mm نموده $[^{18}\text{F}]$ -2-FDG در راحد طول.

Scheme:





نمودار - ۳ : بازده رادیو شیمیایی تولید [¹⁸F]-2-FDG در چند تولید مختلف.

منابع

- 1 - Hamacher K, ¹⁸FDG production via nucleophilic substitution. J. Nucl. Med. 1986; 27:235.
- 2 - Hamacher K, Blessing G, Robotic production of ¹⁸FDG for hospital use. J. Label. Compds. Radiopharm. 1992; 23:1095.
- 3 - Schlyer D J, Bastus M A, Fluorine-18 anion recovery from aqueous solutions by anion exchange resins; Applied. Radiat. Isot. 1990; 41:531.
- 4 - Tewson T J, Welch M J, Production of fluorine-18 via ¹⁸O-water proton bombardment in synthesis of radiopharmaceuticals; J. Nucl. Med. 1978; 19:1339.
- 5 - Stocklin R, Positron emission tomography (a review); Eur. J. Nucl. Med. 1992; 19:527.
- 6 - Phelps M E, Hoffman E J, Positron detection via multi crystal scintillators. 1995; 16:210.
- 7 - Clarck J C, Silvester D J, Fluorine complexes in synthesis; Int. J. Appl. Radiat. Isot. 1996; 17:151.
- 8 - Helferich B, Zirner J., Synthesis of tetraacetyl mannopyranose. Ber. 1962; 95:2604.
- 9 - Chaly T, Dahl-R, Thin layer chromatography detection of kryptofix in the route synthesis of [¹⁸F]-2-fluoro-2-deoxy-D-glucose; Nucl. Med. Biol. 1989; 4:385.
- 10 - Spencer D, Gordon J, Gamma spectroscopy of positron emitters. 1992; 43:1313.
- 11 - European Pharmacopoeia Commission Dec. 1996.