

Journal of Radiopharmaceuticals and Molecular Probes Vol. 7, No. 2, Dec. 2021 J Radiopharm Mol Probes 2021;7(2):147-152 ISSN 2384-1583(Print) / ISSN 2508-3848(Online)

https://doi.org/10.22643/JRMP.2021.7.2.147

# Automated radiochemical synthesis of [<sup>18</sup>F]FET on **TRACERlab FX2N module and its quality control**

Dong Hyun Kim<sup>1\*</sup>, Eun-bi Shin<sup>1</sup>, Iljung Lee<sup>1</sup>, Heejung Kim<sup>1</sup>, Kyo Chul Lee<sup>1,2</sup>, Kyeong Min Kim<sup>1</sup>, Joo Hyun Kang<sup>1,2</sup>, Sang Moo Lim<sup>1</sup>

Korea Radioisotope Center for Pharmaceuticals, Korea Institute of Radiological & Medical Sciences, Seoul, Korea <sup>2</sup>Division of Applied RI, Korea Institute of Radiological & Medical Sciences, Seoul, Korea

ABSTRACT	C-11 Radiolabeled amino acid-based radiopharmaceuticals such as [ <sup>11</sup> C]MET for brain tumor PET imaging have
	limitations due to their short half-life (20 min). F-18 radiolabeled amino acid derivatives have been developed to
	overcome for the short half-life, one of which is [ <sup>18</sup> F]FET. Brain tumor imaging using [ <sup>18</sup> F]FET showed high uptake in
	tumor region and no non-specific uptake in inflammatory tissue, which was useful in discriminating the difference
	between inflammation and tumor especially. In this study, [18F]FET was synthesized using an automatic synthesis
	module and quality tests were carried out including enantiomeric purity analysis with reference compounds.
	Radiochemical yield was 50.3 $\pm$ 4.9% (n=7, decay-corrected) with molar activity of 76 $\pm$ 17 GBq/mmol. The
	radiochemical purity of >99%. Enantiomeric purity of [ <sup>18</sup> F]FET using chiral HPLC analysis showed >99%, which
	was confirmed by co-injection with the L-FET and D-FET authentic standards. [ <sup>18</sup> F]FET was prepared with high
	radiochemical yield and molar activity including no racemate mixture.
	Key Word: [ <sup>18</sup> F]FET, Amino acids, Brain tumor, PET imaging, Fluorine-18, Automated radiosynthesis,

### Introduction

종양 영상을 위한 진단용 방사성의약품은 정상조직과 종양조직에서의 섭취 및 대사평가에 유용성을 가지고 있다. 핵의학에서 가장 광범위하게 사용되는 PET 방사성 의약품인 [18F]FDG는 암세포의 비정상적인 포도당대사 증가를 영상화 하여 악성 종양을 진단하게 되지만 염증 세포와 비 악성 종양조직에도 비 특이적으로 분포하기 때문에구별이용이하지 않은 점이 있다(1). 이를 해결하기 위해 방사성동위원소 표지된 아미노산이나 아미노산 유도체들이 연구 개발되었다. 아미노산의 종양세포내 섭취는 단백 합성의 증가, 세포분열, 에너지원의 요구량 증가가 원인일 수 있고 이러한 점은 [18F]FDG의 포도당

증가와는 차별적 요인으로 작용되어 효과적인 영상 감별이 가능하다. 특히 뇌종양의 경우 병변의 위치파악, 재발, 양성종양 및 방사선 괴사와의 감별을 위한 뇌조직포도당 대사변화의 검사에는 [18F]FDG의 사용이 제한적 이다. 왜냐하면 정상 뇌조직 또한 포도당을 주 에너지원으로 이용하기 때문에 종양조직과 구별이 어려운 점이 있기 때문이다(2). 아미노산 방사성의약품은 정상 뇌조직에서는 [18F]FDG 보다 낮은 섭취를 보이며 뇌종양에서 아미노산의 섭취비 가 높아 감별에 유리하고 염증조직에 의해 영향을 덜 받는 것으로 보고되었고 뇌암 뿐만 아니라 폐암, 유방암 등의 진단에 있어서 유용성이 보고되었다. 다양한 방사성동위 원소가 표지된 아미노 산 방사성의약품이 개발되었고, 그 중에 뇌종양, 폐암,

Received: December 07, 2021 / Revised: December 23, 2021 / Accepted: December 28, 2021

Correspnding Author : Dong Hyun Kim, Ph.D. Korea Radioisotope Center for Pharmaceutical, Korea Institute of Ra diological & Medical Sciences, 75 Nowon-ro, Nowon-gu, Seoul, 01812, Korea. Tel: + 82-2-970-8930. Fax: +82-2-970-1989. E-mail: dhdh.kim@gmail.com

Copyright©2021 The Korean Society of Radiopharmaceuticals and Molecular Probes

두경 부암 등 종양 PET영상용 방사성의약품인 ["C] 메티오닌이 광범위하게 이용되고 있다(3-5). 하지만 20 분의 짧은 반감기를 가지는 C-11의 물리적 특성으로 F-18 표지 비천연 아미노산들이 개발되었고 대표적으로 타이로신유도체인 [18F]풀루오르 에틸티로신([18F]FET), [18F]풀루오르메틸티로신([18F]-FMT)과 플루시 클로빈([18F]-FACBC)등이있다(6-8). 천연아미노산과구조적으로유사 한비천연아미노산유도체들은운반체인LAT1-4F2hc에 의해 세포 내로 운반은 되지만, 체내 정상적으로 존재하는 아미노산이 아니어서 단백질로 합성이 안되고 물질대사 과정을 거치지 않기 때문에 섭취에 따른 동태학적 분석평가가 가능하다(9). 따라서 비천연 아미노산 유도체 는 대사능이 아니라 섭취능을 평가하게 되는 것이다. [<sup>18</sup>F]FET는 뇌종양에서 과발 현되는 것으로 알려진 LAT1-4F2hc 운반체의 기질로서 체내 운반되어 뇌 PET 영상에서 [18F]FDG 보다 우수한 영상과 염증조직에서의 비특이적 섭취가 없어 차이를 감별하는데 유용하게 이용될수있는것으로보고되었다(10-11). 본연구에서는 아미노산유도체 방사성 의약품인[18F]FET의 생산공정을 위한 최적화된 표지반응 및 분리정제를 자동합성장치 에 적용하여 수행할 수 있는 방법을 소개하고, 방사성 의약품으로서 품질 관리시험과 키랄 HPLC 사용하여 광학이성질체분석을 수행하고 결과를 고찰 하고자 한다.

### Materials

본 연구에서 사용된 전구체는 (2S)-O-(2-tosyloxy-ethyl)-N-trityl-L-tyrosine-tert-butyl ester (TET < 95%)와 표준물질은 O-(2-fluoroethyl)-L-tyrosine(ABX GmbH, Radeberg, Germany), O-(2-fluoroethGmbH,yl)-D-tyrosine (Futurechem, Korea) 제품을 구매 하였고, 표지반응 시약으로 사용한 potassium carbonate (part no. 310263), anhydrous acetonitrile (part no.271004) ethanol (Reag. Ph. Eru. part no. 1.0093)는 Sigma-Aldrich (St. Louis, MO, USA)에서 구매하였다. 2 N HCl aq. (part no. 1.09063

148 J Radiopharm Mol Probes Vol. 7, No. 2, 2021

Merck, MA, USA), NaOH beads (Daejung, Korea), 멸균생리식염주사액 (0.9% USP), 멸균증류수 (JW, Korea), Sep-Pak QMA plus cartridge (part no. 186004540)는 Waters (Milford, MA, USA) 제품을 구매 하였다. QMA cartridge는 0.5 M K<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> 용액 5 mL을 흘려 준 후 5 mL 멸균증류수를 흘려 Pre-conditioning 하였다. 최종 방사성의약품 제조 후 방사화학적 이물시험을 위해 Radio-TLC 스캐너(AR-2000, Eckert & Ziegler, MA, USA)을 사용하였다. 동정시험, 몰방사능 및 광학활성 분석은 고성능 액체크로마토그래피 (Water HPLC system with 1525 binary pump, 2487 UV/Vis, Millford, MA, USA), 역상 컬럼 (Phenomenex C18 Gemini) 이동상 10% EtOH/water, 3.5 mL/min 조건하에 동정 및 순도시험을 실시하고 키랄컬럼 (Phenomenex Chirex D penicillamine column 150×4.6 mm, 5 µm)을 사용하여 UV 최대흡광도 225 m, 이동상 isopropanol/2 mM CuSO4 aq. (12:88, v/v)에서 1 mL/min 유속 조건하에 [18F]FET 방사성 의약품의 광학 활성을 분석 하였다. HPLC 이동상 용매로 사용한 acetonitrile 와 물은 HPLC grade J.T Baker (Phillipsburg, NJ, USA)에서 구입하였다. 본 실험에 사용한 [18F]fluoride 이온은 사이클로트론 (PET-race 16.5 MeV, GE Healthcare, Uppsala, Sweden)에서 <sup>18</sup>O-water 표적으로 <sup>18</sup>O(p,n) <sup>18</sup>F 핵반응에 의하여 생산하여 전용 자동합성장치인 TRACERlab FX2N (GE Healthcare, Uppsala, Sweden)로 이송하고 자동합성 프로그램을 최적화하여 [18F]FET 생산공정을 수행하였다. [18F]FET 자동합성공정에 사용한 시약과 재료는 Table 1. 표시하였다. 무균시험에 사용한 TSB, FTM 액체배지 (bioMerieux, SA, France)는 사용 전 배지성능시험검사를 마쳤고 성능기준을 만족하였다.

### Protocol

#### 1. 생산 전 자동합성장치 및 시설 점검사항

자동합성장치는 TRACERlab FX2N를 사용하였으며 생산 공정개요는 Figure 1 과 생산에 사용한 시약은

Journal of Radiopharmaceuticals and Molecular Probes

Table 1에 표시하였다. 합성 전 바이알 및 라인 세척을 위해 아세톤과 물을 사용하였고, 최종 주사액 멸균라인은 에탄올과 주사용수를 사용하여 세척하고 건조하였다. 시약 및 반응용매의 이동시 사용되는 압축공기와 헬륨 가스의 압력을 확인하였다. 이때 필요한 공급압력은 압축공기 250 - 300 psi, 헬륨가스는 95 - 110 psi이다. 생산 전 점검사항으로 제조실의 온도(18.0 - 26.0 ℃), 습도(30.0 - 70.0% RH) 및 생산용 핫셀의 내부 압력(≤ -80 Pa)의 자체기준을 점검하였다.

 Table 1. Preparation of reagents for [<sup>18</sup>F]FET on the TRACERlab FX2N module

Entry	Position	Reagents or materials	Quantities
1	V1	$K_{2,2,2}$ in CH <sub>3</sub> CN + $K_2$ CO <sub>3</sub> in water	24 mg in 0.9 mL + 2.5 mg in 0.1 mL
2	V2	4 N NaOH aq.	0.4 mL
3	V3	Precursor in CH <sub>3</sub> CN	4 mg in 1 mL
4	V4	2 N HCl aq.	1 mL
5	V5	Water	1 mL
6	V12	0.9% NaCl	4 mL
7	V10-V11	Sep-Pak QMA light	1
0	V16-Product	0.22 mm Millex GV	
8	vial	sterile filter	1

### 2. [<sup>18</sup>F]FET 주사액의 제조

자동합성장치에 적용하기 위해 반응 온도, 반응 시간, 농도를 고려하여 최적의 합성제조공정을 확립하고 높은 방사화학적 수율과 순도를 확보하였다. 합성의 시작은 [<sup>18</sup>F]fluoride 이온을 자동합성장치로 이송시키고 QMA light Sep-Pak카트리지를 이용하여 <sup>18</sup>O-enriched 물에 녹아있는 [<sup>18</sup>F]fluoride 이온을 카트리지에 흡착시키고 K<sub>2</sub>CO<sub>3</sub> (2.5 mg) - K<sub>222</sub> (24 mg) CH<sub>3</sub>CN (0.9 mL)/water (0.1 mL) 상전이 촉매용액으로 용출하였다. 용출된 용액은 반응용기에 He (99.9999%) 가스를 불어주면서 90 ℃로 가열하여 고압력 진공조건하에 물을 제거하였다. 여기에 CH<sub>3</sub>CN (1 mL)에 녹인 TET 전구체 4 mg을 반응용기에 첨가하여 K[<sup>18</sup>F]F-K<sub>222</sub>와 100 ℃에서 10 분간 F-18 반응을 하고 반응용기를 냉각한 다음, 보호기 제거를 위해 2 N HCl 용액을 넣어 10 분간 90 ℃에서 가열하여 가수분해 반응을 실시하였다. 반응종료 후 4 N NaOH 용액을 넣어 중화하고, 중화과정 끝난 반응용기에 1㎡ 물을 넣어 희석 후 semi-prep HPLC컬럼에 주입하였다. 분리정제 이동상 용매는 10% EtOH/water 용액을 사용하였고, 분리한 [<sup>18</sup>F]FET는 10% EtOH/water 에 용해되어 있어 생리식염 주사액을 넣어 희석 후 0.22 mL Millex GV 멸균필터를 거쳐 제조를 완료하였다. 이후 품질관리를 위한 시험과 분석용 HPLC 컬럼을 사용하여 동정시험, 방사화학적 순도를 확인하였고, 키랄컬럼을 사용하여 [<sup>18</sup>F]FET 광학활성분석시험을실시하였다.

## **Quality Control**

최종 제조된 [18F]FET 주사액의 품질관리 시험항목인 성상 함량, 반감기, pH, 방사화학적이물, 방사성핵종 순도, 잔류 크립토픽스, 잔류 용매, 엔도톡신시험, 무균시험, 필터완전 필터완전성시험을 수행하였다. Radio-TLC 스캐너를 사용하여 70% CH<sub>3</sub>CN/water 전개용매에 검체를 전개시켜 방사화학적 이물시험을 수행하였다. 몰방사능 측정은 HPLC 역상컬럼에 이동상 0.1% TFA/water, 0.1% TFA/CH<sub>3</sub>CN을 사용하여 수행하였다. [18F]FET 동정시험 표준물질을 HPLC 역상컬럼에서 혼합주입하여 동일 용출시간을 통해 동정을 확인 하였다. [18F]FET의 광학활 성은 HPLC 키랄컬럼을 사용하여 표준물질 L-FET와 D-FET 혼합주입 후 용출시간을 확인하여 순도를 결정 하였다. 키랄 HPLC 이동상 용매는 isopropanol/2 mM CuSO4 aq. (12:88, v/v)을 사용하여 1 mL/min 유속으로 UV 최대흡광도 225 mm에서 검출하였다.

무균시험은 0.1 mL 검액을 채취하여 액상치오글 리콜산배지와 대두카제인소화액 배지에 각각 접종하고 20 - 25 ℃, 30 - 35 ℃ 에서 14 일간 배양하여 균의 증식 유무를 관찰하였다. 또한 검액을 넣지 않은 배지를 같이 배양하여 음성대조로 확인 하였다.

### **Results and Discussion**

[<sup>18</sup>F]FET를 합성하기위해 2 가지의 합성경로가 있다.

첫번째는 ethylene glycol ditosylate (EGDT)를 사용하여 F-18 표지반응을 거쳐 2-[<sup>18</sup>F]fluoroethyl tosylate를 합성 하고 보호기가 없는 L-티로신과 커플링 반응을 하여 합성하는 방법과(7) (Scheme 1), 두번째는 트리틸 보호기와 친핵성 불소화 반응을 위한 이탈기를 가지는 전구체인 O-(2-tosyloxy-ethyl)-N-trityl-L-tyrosine tertbutylester (TET)을 사용하여 F-18 표지반응 후 보호기를 제거 하는 2단계 반응으로 합성하는 것이다(12 - 13) (Scheme 2). 2 가지 합성경로 모두 two-step 반응으로써 표지 후





Scheme 2. Synthesis of [18F]FET using TET precursor (Route 2)



정제과정을 거쳐 [<sup>18</sup>F]FET를 합성하게된다. 첫번째 방법 은 높은 반응성을 가지는 2-[<sup>18</sup>F]fluoroethyl tosylate synthon을 이용하여 보호기가 없는 타이로신과 반응하는 것 인데, 어렵지 않게 표지가 되고 낮은 휘발성으로 안정적 으로 합성이 가능하지만 타이로신과의 반응시 까다로운 조건과 하이드록실기 및 아미노기가 표적분 표적분자에 존재하 기 때문에 비선택적인 반응이 용매, 염기, 온도 조건에 따라 발생할 수 있고 부생성물로 인해 낮은 수율 및 순도에 단점이 있을 수 있다(14). 본 연구는 두번째 방법으로 TET 전구체를 사용하여 상용화된 자동합성 장치인 TRACERlab FX2N을 통해 최적화된 표지방법, 분리정제과정, 주사액 제형화를 거치는 제조공정을 확립하고자 하였다(Figure 1). 사이클로트론으로부터 [18F]fluoride이온이 자동합성장치 로 이송된 후 물을 제거하고 tosyl 이탈기를 가지는 TET 전구체에 친핵성 불소화 반응으로 방사성표지하고 이후 보호기를 제거하는 과정을 거쳤다. 반응용기의 혼합물을 Alumina Sep-Pak 처리 과정 없이 역상 HPLC에 주입 하였다. HPLC 정제 크로마토그래피 결과를 보면 80% 이상의 높은 F-18 표지율을 알 수 있었고, 보호기 제거 가수분해에서도 부반응 없이 생성물로의 합성이 이루어 진 것을 결과를 통해 알 수 있었다 (Figure 2). 역상 HPLC를 사용하여 분리정제한 생성물은 용출시간은 11.9 - 12.5 분이었고 [18F]fluoride이온은 5분에 검출되었 다. 최종 생산된 [18F]FET는 생리식염수를 추가하고 멸균필터를 통과하여 주사액으로 제형화 하였다. 분석용 컬럼을 사용한 HPLC 동정시험에서 용출시간 8.1 - 8.6 분을 가지는 [18F]FET와 표준물질 피크를 확인하였다. 이 때 표준물질로 L-FET와 D-FET 동시 주입하였으나 역상 HPLC에서는 같은 용출시간을 보여 분리는 되지 않았다 (Figure 3). 전체 합성시간은 HPLC 분리정제시간을 포함하여 75 분이었으며 감쇠보정된 방사화학적 수율는 50.3 ± 4.9% (n = 7)이었으며, 방사화학적 순도는 99% 이상, 몰방사능 은 76 ± 17 GBq/mmol으로 확인되었다. 사용한 TET 전구체의 양은 4 mg으로서 보고된 [18F]FET 합성에 사용한 전구체의 양보다 작은 양이었지만 수율의 감소는 보이지 않았고 작은 양의 사용으로 부반응이나 불용성 부산물의 형성이 적어 분리정제에 유리하였다. 최종 생산된 [18F]FET의 성상은 육안으로 확인하였을 때 무색으로 부유입자는 관찰되지 않았고, pH 시험은 기준범위 (pH 4.0 - 7.5)를 만족하였다. 반감기는 105 - 115 분을 만족하였으며 잔류유기용매 검출시험에서 acetonitrile 은 410 ppm 미만, 에탄올 최대함량 10% 미만으로 검출되 었으며 잔류 크립토픽스 양은 50 ppm 미만으로 기준을 만족하였다. 필터완전성 시험에서도 3.1 bar 초과, 엔도톡신시험에서 17.5 EU/mL 미만 확인되었으며, 14일 간의 진균, 세균 무균시험에서도 음성으로 확인되었다. [<sup>18</sup>F]FET의 방사화학적 순도는 99% 이상으로 HPLC 역상분석 컬럼을 사용하여 확인하였다.광학이성질체



Figure 1. Schematic of the TRACERlab FX2N radiosynthesis module for preparation of [18F]FET



Figure 2. Semi-preparative HPLC profiles of [<sup>18</sup>F]FET purification on TRACERlab FX2N module. Gemini C18 column by using as mobile phase: 10% EtOH/water at a 3.5 mL/min flow rate (t<sub>R</sub>=11.9 - 12.5 min), upper: UV 225 nm, bottom: gamma ray.

분석확인을 위해 키랄 컬럼을 사용하여 [<sup>18</sup>F]FET의 광학활성순도를 측정하였다. Phenomenex Chirex D penicilliamine 키랄컬럼에 L-FET, D-FET 그리고 [<sup>18</sup>F]FET 동시주입하여 L-FET (18.5 - 19.7 min) D-FET (27.2 - 28.3 min) 각각 분리된 용출시간을 확인하였고 [<sup>18</sup>F]FET은 L-FET와 같은 용출시간을 보여 [<sup>18</sup>F]FET의 광학이성질체 순도 결과는 99% 이상으로 측정되었다 (Figure 4). 일반적으로 비거울상 광학이성질체 전구체를 사용한 화학적 합성에서는 확률적으로 동등하기 때문에 50:50



Figure 3. C18 reverse phase analytical HPLC profiles for confirmation of identity after co-injection of [<sup>18</sup>F]FET with standard authentic compounds (L-FET + D-FET), upper: gamma ray, bottom: UV 225 nm.

라세미 혼합물을 생성한다. 하지만 본 연구는 L형 거울상 이성질체 전구체를 사용하여 생성물 또한 같은 L형의 이성질체로 합성되었고 키랄 HPLC 분석에서도 99% 이상의 광학활성 순도를 확인하였다.

#### Conclusion

본 연구에서는 뇌종양 진단용 방사성의약품인 [<sup>18</sup>F] FET 주사액의 자동합성 최적화 공정을 TRACERlab

#### Dong Hyun Kim



Figure 4. Chiral HPLC profiles of [ $^{18}$ F]FET for enantiomeric purity with standard authentic compounds L-FET and D- FET ( $t_R$ =18.5 - 19.7 min, 27.2 - 28.3 min, respectively), upper: gamma ray, bottom: UV 225 nm.

FXN 자동합성모듈을 이용하여 확립하였고, 방사성 의약품의 품질관리 기준을 만족하였다. 임상시험을 위 한 연구개발 및 위탁생산에 자동합성최적화 연구를 적 용한다면 높은 방사화학적 수율 및 순도를 보장하고 향후 진단 및 치료용 신규 방사성의약품의 GMP 자동 합성 공정개발에도 도움이 될 것으로 기대한다.

### Acknowledgments

This study was supported by a grant of the Korea Institute of Radiological and Medical Sciences (KIRAMS), funded by Ministry of Science and ICT (MSIT), Republic of Korea. (No. 50539-2021)

### References

- Shreve PD, Anzai Y, Wabl RL. Pitfalls in oncologic diagnosis with FDG PET imaging: physiologic and benign variants. *Radiographics* 1999;19:61-77.
- Vaalburg W, Coenen HH, Crouzel C, Elsinga PH, Långström B, Lemaire C, Meyer GJ. Amino acids for the measurement of protein synthesis *in vivo* by PET. *Int J Rad Appl Instrum B*. 1992;19:227-237.
- Terakawa Y, Tsuyuguchi N, Iwai Y, Yamanaka K, Higashiyama S. Diagnostic accuracy of <sup>11</sup>C-Methionine PET for differentiation of

recurrent brain tumors from radiation necrosis after radiotherapy. J Nucl Med 2008;49:694-699.

- Ullrich RT, Kracht L, Brunn A, Herholz K, Frommolt P, Miletic H, Deckert M, Heiss WD, Jacobs AH. Methyl-L-<sup>11</sup>C-methionine PET as a diagnostic marker for malignant progression in patients with glioma. *J Nucl Med* 2009;50:1962-1968.
- Kobayashi K, Hirata K, Yamaguchi S, Manabe O, Terasaka S, Kobayashi H, Shiga T, Hattori N, Tanaka S, Kuge Y, Tamaki N. Prognostic value of volume-based measurements on (11)C-methionine PET in glioma patients. *Eur J Nucl Med Mol Imaging* 2015;42:1071-1080.
- Shoup TM, Olson J, Hoffman JM, Votaw J, Eshima D, Eshima L, Camp VM, Stabin M, Votaw D, Goodman MM. Synthesis and evaluation of [<sup>18</sup>F]1-amino-3-fluorocyclobutane-1-carboxylic acid to image brain tumors. Journal of nuclear medicine: *J Nucl Med* 1999;40:331–338.
- Wester HJ, Weber MW, Heiss P, Senekowitsch-Schmidtke R, Schwaiger M, Stocklin G, Synthesis and radiopharmacology of O-(2-[<sup>18</sup>F]fluoroethyl)-L-tyrosine for tumor imaging *J Nucl Med* 1999;40:205-212.
- VanBrocklin HF, Blagoev M, Hoepping A, O'Neil JP, Klose M, Schubiger PA, Ametamey S, A new precursor for the preparation of 6-[<sup>18</sup>F]Fluoro-L-m-tyrosine ([<sup>18</sup>F]FMT): efficient synthesis and comparison of radiolabeling. *Appl Radiat Isot* 2004;61:1289-1294.
- Lahoutte T, Caveliers V, Camargo SM, Franca R, Ramadan T, Veljkovic E, Mertens J, Bossuyt A, Verrey F. SPECT and PET amino acid tracer influx via system L (h4F2hc-hLAT1) and its trans-stimulation. *J Nucl Med* 2004;45:1591-1596.
- Kaim HA, Weber B, Kurrer MO, Westera G, Schweitzer A, Gottschalck J, Schulthess GK, Buck A. [<sup>18</sup>F]FDG and [<sup>18</sup>F]FET uptake in experimental soft tissue infection. *Eur J Nucl Med* 2002;29:648-654.
- Wang HE, Wu SY, Chang CW, Liu RS, Hwang LC, Lee TW, Chen JC, Hwang JJ. Evaluation of F-18-labeled amino acid derivatives and [<sup>18</sup>F]FDG as PET probes in a brain tumor-bearing animal model. *Nucl Med Biol* 2005;32:367-375.
- Zuhayra M, Alfteimi A, Von Forstner C, Lützen U, Meller B, Henze E. New approach for the synthesis of [<sup>18</sup>F]fluoroethyltyrosine for cancer imaging: simple, fast, and high yielding automated synthesis. *Bioorg Med Chem* 2009;17:7441–7448.
- Hamacher K, Coenen HH. Efficient routine production of the <sup>18</sup>F-labelled amino acid O-(2-[<sup>18</sup>F]fluoroethyl)-L-tyrosine. *Appl Radiat Isot* 2002;57:853–856.
- Kniess T, Laube M, Brust P, Steinbach J. 2-[<sup>18</sup>F]Fluoroethyl tosylate a versatile tool for building <sup>18</sup>F-based radiotracers for positron emission tomography. *Med Chem Comm* 2015;6:1714-1754.