

وضع خطة لمعايرة الأفة لاول المصل الدموي البشري موضع التطبيق

د. سليمان عفارة *

□ ملخص □

لقد قمت بوضع خطة لمعايرة الـ *atenolol* في المصل الدموي والغاية من ذلك تطبيق هذه الخطة في دراسة الحركية الدوائية لهذا المركب عند الانسان وخاصة عند المرضى الذين يعانون من قصور كلوي.

لقد اعتمدت في هذه المعايرة طريقة التفريق اللوني، السائل ذي الكفاءة العالية (HPLC) *HIGH PERFORMANCE LIQUID CHROMATOGRAPHY*. يمكن تقسيم وضع خطة المعايرة إلى مرحلتين :

* المرحلة الأولى: إجراء التجارب على محاليل نقية للمادة المعايرة والشاهد الداخلي. وتم خلالها تعيين الطور المتحرك والطور الثابت وتبيان مدى تكرار التجارب.

* المرحلة الثانية: تحميل الصورة الدموية بالمادة المراد معايرتها وبالشاهد الداخلي ثم مزجها جيدا يلي ذلك استخلاص المادة المعايرة والشاهد الداخلي. محل عضوي مناسب ثم بنخر المحل العضوي وتحمل البقية الجافة في الطور المتحرك ويحقن حجم ثابت في عمود التفريق اللوني.

لقد كانت نسبة الاستخلاص لكلا المركبين محدود 80% والنسبة المتوية لعامل الاختلاف بين تجربة وأخرى CV% محدود 10%. ولزيادة حساسية الطريقة أنقصنا حجم الطور المتحرك المستخدم لحل البقية الجافة إلى 150 ميكرو لتر فتوصلنا إلى امكانية الكشف عن 5 نانوغرام/مل بلاسما. ولقد كررنا هذه الدراسة عدة مرات فحصلنا على نسبة سطح/*ATENOLOL* سطح الشاهد الداخلي. و كان عامل الارتباط في معظم الأحيان قريبا من الواحد، وبهذا الشكل أصبح بين أيدينا خطة معايرة جاهزة لتطبيقها على الإنسان المريض لدراسة حركية الـ *ATENOLOL* في العضوية.

* الدكتور سليمان عفارة الأستاذ المساعد في قسم الأدوية بكلية الطب في جامعة تشرين - اللاذقية - سورية.

مدخل

ذات حساسية ودقة عالية ويمكن تطبيقها في مجال واسع وقابلة للتكرار دون حدوث أي خطأ.

*وضع خطة المعايرة:

1- المواد والأجهزة :

-لقد تم استخدام جهاز تفريق لوني ذي كفاءة عالية HPLC HIGH PERFORMANCE LIQUID CHROMATOGRAPHY من ماركة KONTRON 450-MT2 مرتبط بمراجع يحتوي برنامجاً خاصاً بهذا النوع من التحليل وبقرص صلب لتخزين المعلومات. كما يرتبط بمقياس تآلف KONTROL S F 25 ---- الذي استخدم كمشعر لقياس كمية المادة المعايرة الخارجة من عمود التفريق اللوني حيث كان طول موجة التحريض 280 نانومتر وطول موجة الإصدار 305 نانومتر.

-استخدمنا نوعين من أعمدة التفريق اللوني NUCLEOSILIC8(5Nm)(250-4.6mm) وعمود NUCLEOSILIC18(10Nm)(250-4.6).

-قدمت لنا المادة قيد الدراسة (ATENOLOL) على درجة عالية من

النقاوة من الشركة المصنعة I.C.I pharma. كما قدمت مادة NODOLOL المستخدمة كشاهد داخلي بشكل نقي جداً أيضاً من شركة SQUIBB.

-لقد استخدمنا محلات كيميائية نقية خاصة بطريقة HPLC من ماركة

منذ نهاية السبعينات احتلت دراسات الحركة الدوائية PHARMACOCINTIQUE مكاناً في أبحاث علم الأدوية حيث إن كثيراً من الأدوية تتميز بدليل علاجي ضيق وقد ينجم عن هذا الهامش العلاجي المتدني بعض علامات التسمم بالمركب المستعمل. يعود ذلك إلى اطراح المركب نتيجة إصابة كبدية أو كلوية أو نتيجة التغيرات الكبيرة في امتصاص واطراح الدواء بين شخص وآخر.

هذا ويعود الفضل في إجراء دراسات الحركة الدوائية إلى التطور الكبير في الكيمياء التحليلية السريرية وإلى ماقدمته من طرق متطورة خدمت هذا العلم.

وقد اخترنا أحد حاصرات بيتا هو ATENOLOL الذي مضى على استعماله في ميدان المعالجة فترة طويلة. ومعروف أن هذا الدواء يطرح عن طريق الكلية دون أي تبديل، وغايتنا من ذلك إجراء دراسة الحركة الدوائية عند مرضى مصابين بدرجات مختلفة من القصور الكلوي وذلك بالتعاون مع قسم أمراض الكلية بالمشفى الجامعي.

*الغاية من البحث:

وضع خطة معايرة لمركب ATENOLOL في المصل الدموي عند الإنسان. خطة المعايرة هذه يجب أن تكون

FARMITALIA---CARLO-ERBA أو

من ماركة MERCK,DARMSTADT.

الماء المستخدم في تحضير المحاليل والتمديدات هو ماء ثنائي التقطير محفوظ في أوعية زجاجية.PYREX.

-مصل دموي لأشخاص أصحاء غير معالجين مقدم من مركز نقل الدم ومحفوظ في الدرجة 4م.

*خطوة العمل:

1- وضع خطوة المعايرة باستخدام محاليل بجهزة مخبريا دون اللجوء إلى المصل الدموي.لقد أبقينا على ثابتين طوال فترة العمل وهما حجم المحلول المحقون في عمود التفريق اللوني فكان 400 ميكروليتر ومعدل تدفق الطور المتحرك في عمود التفريق اللوني 1مل/دقيقة.وحضرنا في بداية العمل محلول من ATENOLOL ومحلول من

NADOLOL في الكحول الميثيلي بتركيز

10ملغ/100مل وتم حفظها في الدرجة +4.

أثناء العمل أجرينا التمديدات المناسبة.

لقد بدأنا العمل باستخدام عمودC8,5MIC

SPHERISORB .

وبطور متحرك على النحو التالي:

-كحول ميثيلي50%

-ماء ثنائي التقطير49%

-حمض الخل الثلجي1%

-وحقنا في كل تجربة 400ميكروليتر من

محلول ATENOLOL أو من محلول

NADOLOLالمعتبر في هذا العمل كشاهد

داخلي.

إن تركيز كل من المحلولين كان

10ميكروغرام/مل.

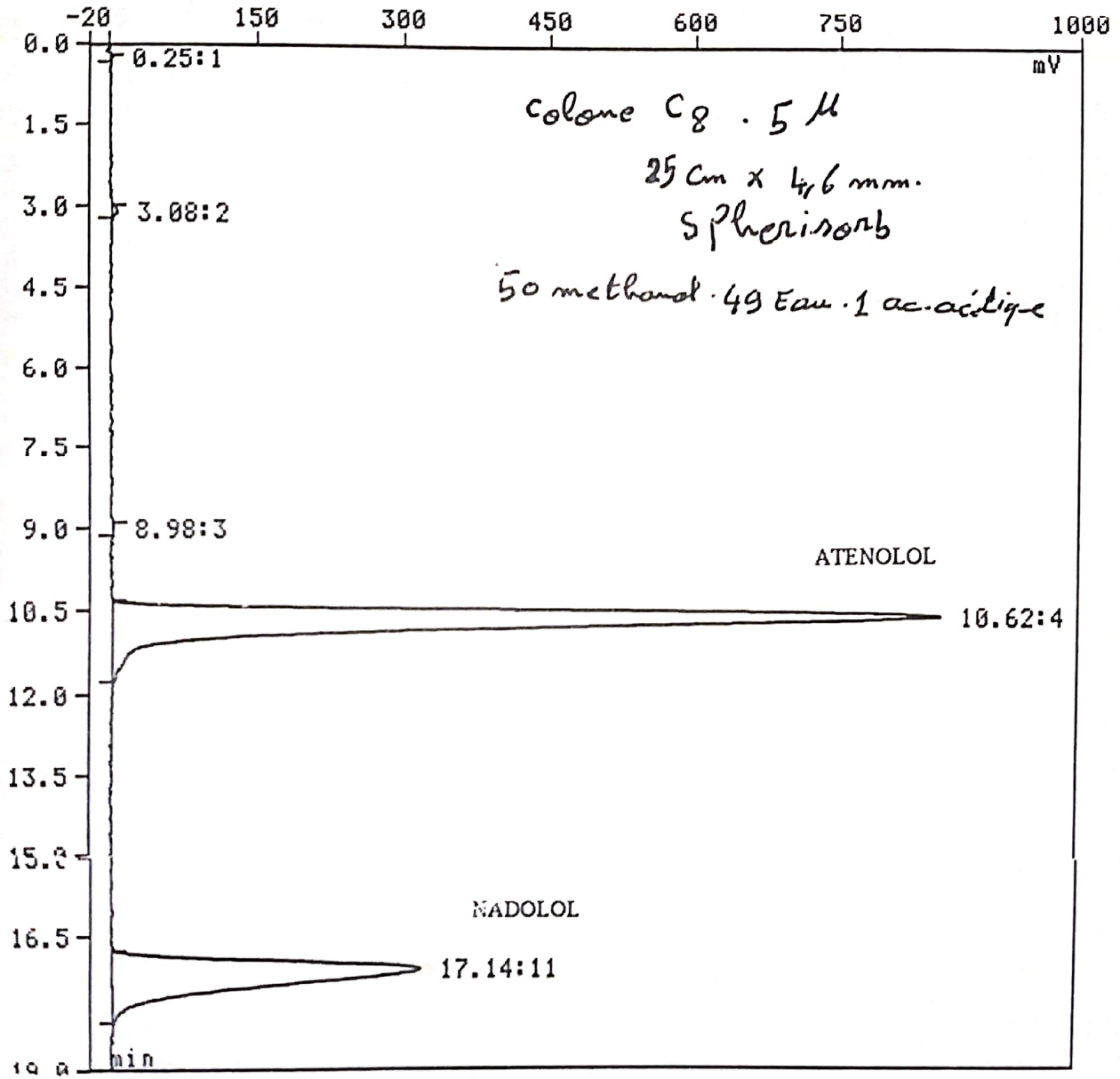
لقد كان انحلال المركبين وظهور قممهما جيدا

لكن زمن الاحتفاظ كان طويلا بحدود

11دقيقة بالنسبة للـ ATENOLOL و

17دقيقة بالنسبة للـ NADOLOL (شكل1)

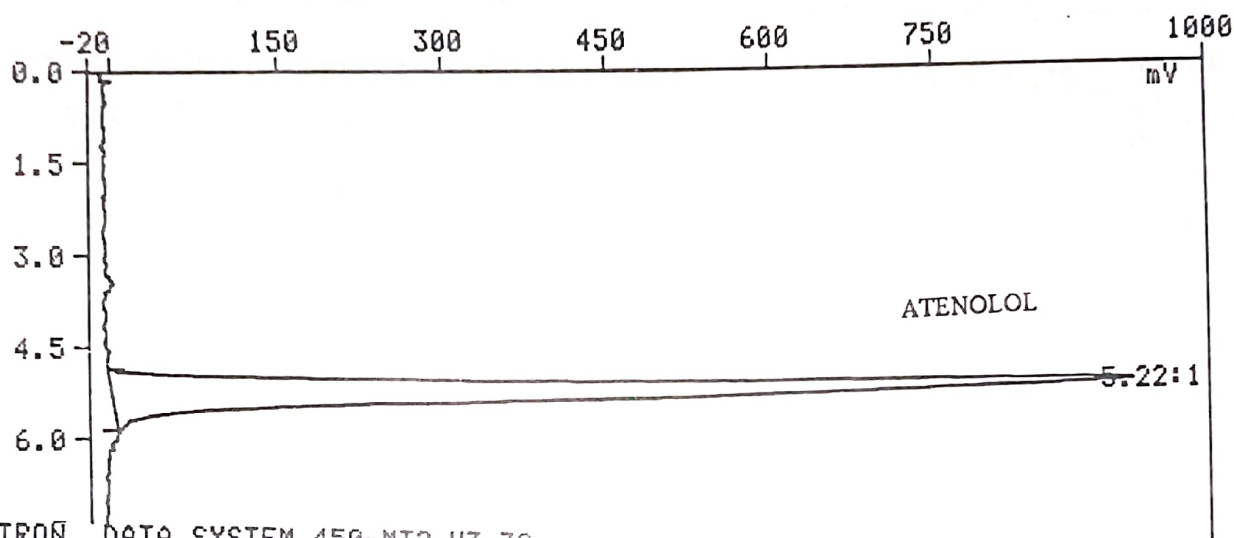
KONTRON DATA SYSTEM 450-MT2 V3.300
SYSTEM2 - AT001.SMP: essai atenolol nadolol
No. 003 ATENOLOL
No text
channel 2:SFM



شکل رقم (1)

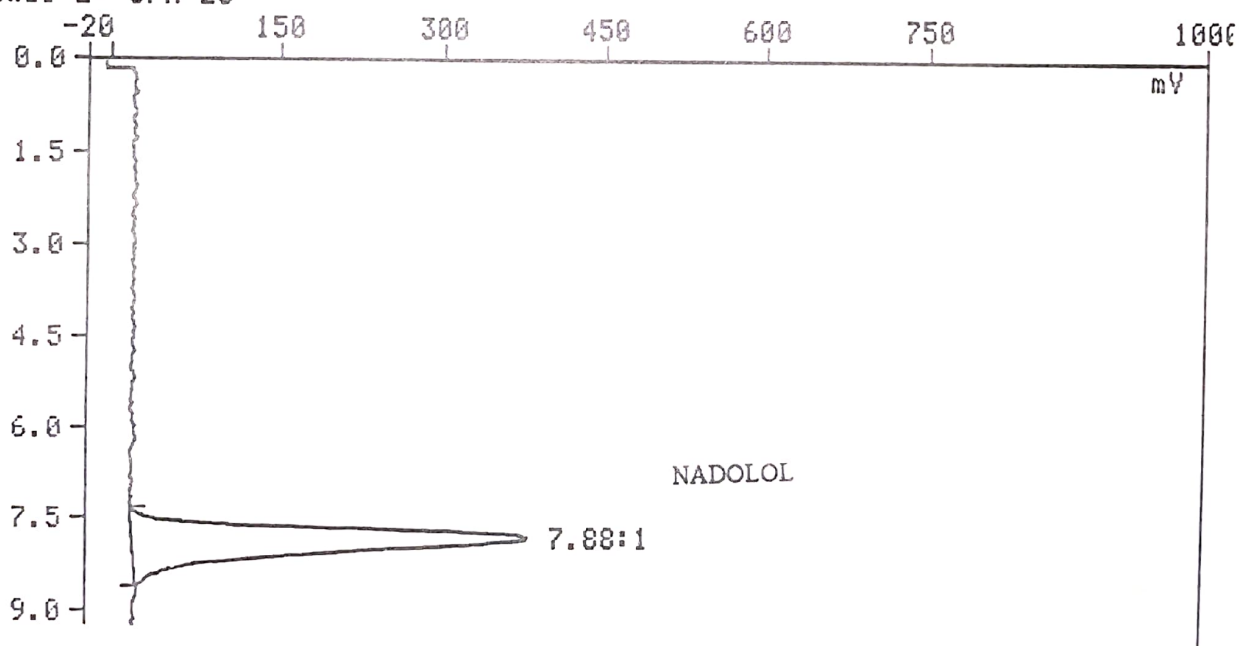
- كحول ميتيلي 47%.
- ماء ثنائي التقطير 52%.
- حمض الخل الثلجي 1%.
وأضيف مركب صوديوم سلفات
المهيتان بنسبة 0.12% إلى الطور المتحرك
كمادة مضادة للشوارد. وحصلنا على النتائج
المبينة في الشكل رقم (2).

لقد زدنا كمية الكحول الميتيلي في
عدة تجارب حتى وصلنا إلى نسبة 65%. كما
زدنا من تركيز حمض الخل الثلجي، لكن كل
ذلك لم ينقص من زمن الاحتفاظ، مما أجبرنا
على استبدال العمود المستعمل بعمود C18,
10MIC ثم أجرينا تعديلات بسيطة ف
ينسب مكونات الطور المتحرك فتوصلنا إلى
طور يعطي أفضل النتائج يتركب مما يلي:



KONTRON DATA SYSTEM 450-MT2 V3.30

SYSTEME2 - AT025.SMR: C18_10MiPhase mobile
 No. 04 SOLPureNADO c 19.11.92 11:13:27
 No Text
 Channel 2: SFM 25



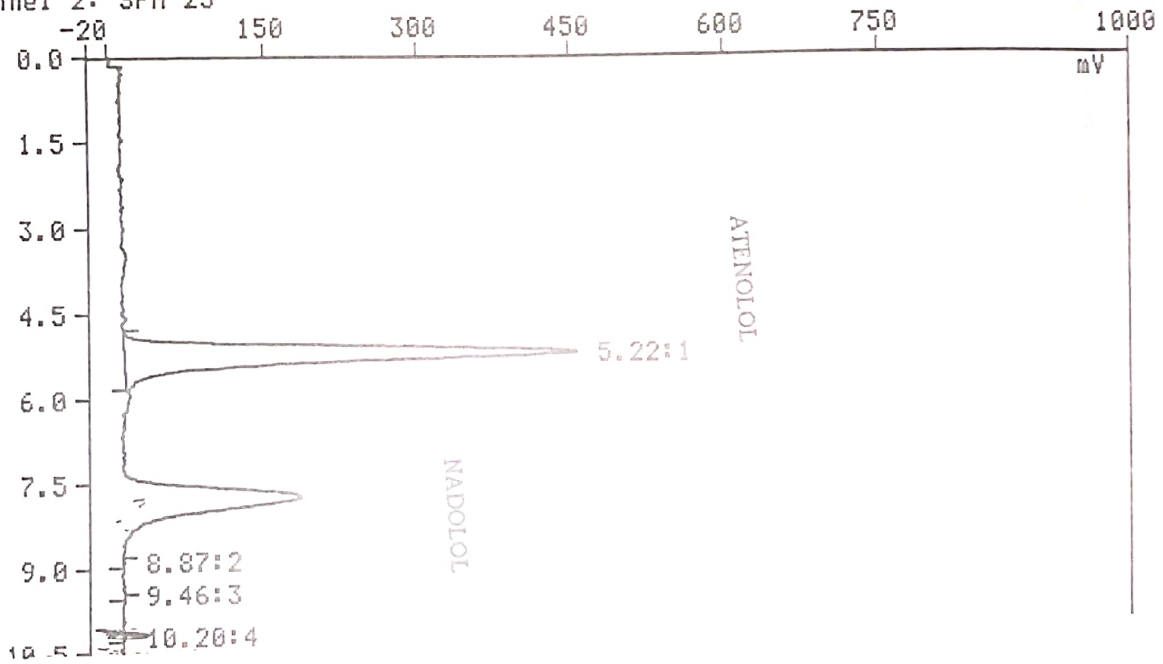
الشكل رقم (2)

مزيج من المركبين بتركيز 5 ميكروغرام/مل
كما هو مبين بالشكل رقم (3)

عند حقن 40 ميكروليتر من محلول 10
ميكروغرام/مل من كل من
NADOLOL, ATENOLOL أو حقن

UNIKON DATA SYSTEM 450-MT2 V3.30

SYSTEME2 - AT026.SMP: Dilutione PH.Mobile ATE.NADO;
Io. 02 SOLPure2.5Mcs 19.11.92 13:35:31
Io Text
Channel 2: SFM 25



الشكل رقم (3)

بعد تبيان الثوابت الأساسية لخطة المعايرة
مستخدمين محاليل من المادة المعايرة والشاهد
الداخلي في الكحول الميثيلي وإجراء
التمديدات بالطور المتحرك انتقلنا إلى تحميل
المصل الدموي بالمادة المعايرة والشاهد
الداخلي ثم إلى إجراء الاستخلاص في وسط

أجرينا بعد ذلك اختبار الخطية وذلك
باستخدام عدة تراكيز متزايدة من
ATENOLOL
التركيز 0,05 ميكروغرام/مل وأبقينا في جميع
المحاليل المستخدمة تركيزاً ثابتاً من الشاهد
الداخلي NADOLOL هو 5 ميكروغرام/مل.

*فصل الطور العضوي بواسطة ممص زجاجي
ووضعه في أنابيب ذات قعر مخروطي.
*إضافة 7مل خللات الايتيل إلى الصورة
وإجراء نفس المراحل من الخض والتفيل ثم
فصل الطور العضوي ووضعه مع الخلاصة
الأولى.

*تبخير الطور العضوي بالدرجة 37م وتحت
تيار غاز الأزوت حتى البقية الجافة.
تتابع العمل بحل البقية الجافة بوساطة
250ميكروليتر من الطور المتحرك ثم نحقن
40ميكروليتر في عمود التفريق اللوني من كل
أنبوب اختبار.

هذا وقد حصلنا على القمم التالية(الشكل 4)
بعد تحميل 1مل مصلى دموي ب (1)
ميكروغرام ATENOLOL. و (1)
ميكروغرام NADOLOL.

مناسب ومحل عضوي مناسب وبعد مراحل
استخلاص حتى تم الوصول إلى نسبة
استخلاص مناسبة.

هذا وقد أجرينا عدة تجارب أولية على نوعية
المحل العضوي المستخدم في الاستخلاص
ودرجة قلووية وسط الاستخلاص.

وتوصلنا إلى خطة الاستخلاص التالية
مستخدمين خللات الايتيل كمحل استخلاص.

1- مل مصلى دموي.

100 -ميكروليتر من محلول الشاهد الداخلي.

100 -ميكروليتر من محلول المادة المعيارية.

1- مل محلول صودا (I نظامي).

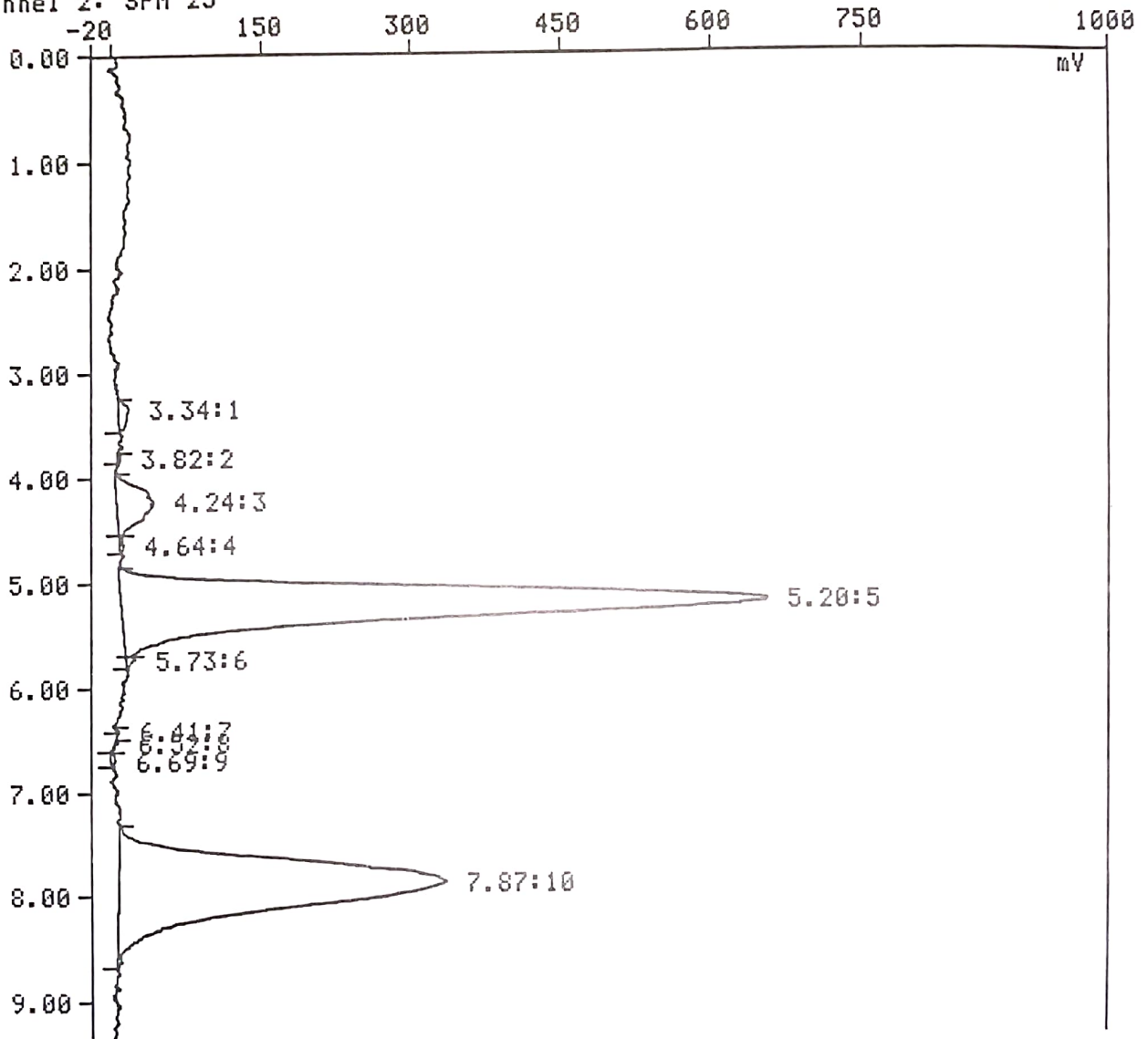
8- مل خللات الايتيل (المحل العضوي).

*خض الأنابيب المغلفة مدة 15 دقيقة في
خضاض دائري.

*تفيل لمدة 15 دقيقة.

KONTRON DATA SYSTEM 450-MT2 V3.30

SYSTEME2 - AT030.SMP: PLASMA1Mcs
No. 05 PLASMAphasemobil 25.11.92 14:16:18
No Text
Channel 2: SFM 25



الشكل رقم (4)

كررنا هذه الدراسة الخطية عدة مرات فكانت العلاقة بين تركيز ATENOLOL ونسبة سطح المادة المعاييرة/ سطح الشاهد الداخلي خطية دائما وكانت قيم R هي التالية:

$$0,985 - 0,952 - 0,986$$

ولزيادة حساسية الطريقة قمنا بحل البقية الجافة بعد الاستخلاص بالمحل العضوي والتبخير ب 150 ميكروليتر من الطور المتحرك بدلا من 250 ميكروليتر فتوصلنا بهذا الاجراء إلى الكشف عن 5 نانوغرام/مل من ATENOLOL.

ثم قمنا بعدها بدراسة خطية المعاييرة ابتداء من تركيز قدره 5 نانوغرام/مل حتى 100 نانوغرام/مل. كررنا هذه الدراسة عدة مرات فحصلنا على تناسب طردي من الدرجة الأولى بين تركيز ATENOLOL والنسبة سطح ATENOLOL/ سطح الشاهد الداخلي.

وكانت معادلات المستقيمات هي التالية:

$$y_1 = 4,44 + 7,21x_1$$

$$y_2 = 7,32 + 7,38x_2$$

$$y_3 = 4,02 + 6,77x_3$$

وعامل ارتباط R على التوالي:

$$R_1 = 0,989$$

$$R_2 = 0,977$$

$$R_3 = 0,967$$

وهكذا توصلنا إلى وضع خطة لمعايرة حاجب مستقبلات بيتا في المصل الدموي باستخدام جهاز التفريق اللوني ذي الكفاءة العالية المربوط بجهاز تألق طيفي.

لتبيان مدى صلاحية الطريقة لابد من حساب نسبة استخلاص ATENOLOL و NADOLOL من المصل ومدى تكرارية طريقة المعاييرة. ولهذا الغرض أجريت خمس عشرة تجربة فكانت نسبة الاستخلاص 76,8% و الانحراف المعياري 8,2 ونسبة عامل الاختلاف CV%=11,5.

أما بالنسبة للـ NADOLOL نسبة الاستخلاص 84,4% ، والانحراف المعياري 6,2 CV%=7,5 فقد أجرينا الدراسة الخطية، بعد تحميل الصورة الدموية بعدد كبير من التراكيز.

في البداية أجرينا هذه الدراسة بتحميل 1 مل من الصورة بحجم ثابت من محلول ATENOLOL يحتوي على تراكيز مختلفة من المادة المعاييرة تمتد من 500 نانوغرام حتى 1000 نانوغرام وبحجم آخر من محلول الشاهد الداخلي NADOLOL يحتوي على تركيز ثابت في جميع الأنابيب قدرة 1 ميكروغرام.

إن زيادة التركيز من ATENOLOL رافقها زيادة طردية من نسبة:

سطح / سطح ATENOLOL / سطح الشاهد الداخلي بحيث حصلنا على معادلة مستقيم هي التالية:

$$y = 9,30 + 0,14 X$$

حيث y = تركيز ATENOLOL و x = سطح ATENOLOL / سطح الشاهد الداخلي.

وكان معامل ارتباط بين النقاط =R.0,985

طريقة المعايرة هذه فائقة الحساسية (توصلنا للكشف عن 5 نانوغرام/مل) كما أنها قابلة للتطبيق ضمن مجال واسع لتغيرات تركيز هذه المادة في مصلى دموي.

يغطي المجال من 5 نانوغرام/مل حتى 1000 نانوغرام/مل.

بقي لدينا تطبيق خطة المعايرة هذه في دم المرضى الذين يأخذون هذا الدواء وذلك بغرض تحديد مختلف معايير الحركة الدوائية لديهم وخاصة هؤلاء المعالجين بهذا الدواء والذين يعانون من قصور كلوي حيث إن معايير الحركة الدوائية تختلف حسب شدة الإصابة الكلوية.

ومعرفتنا بهذه المعايير وارتباطها بدرجة القصور الكلوي يسمح لنا بملاءمة جرعة هذا الدواء المستعمل بشكل واسع كمضاد الارتفاع الضغط الشرياني مع درجة القصور الكلوي.

لكن فترة إقامتي في مخبر علم الأدوية السريري في ليون - فرنسا لم تتح لي فرصة تطبيق هذه الخطة على معايرة ATENOLOL عند المرضى وذلك لما يتطلبه جمع عينات الدم من المرضى من وقت طويل حيث لا بد من عدد كاف كي تتمكن من اجراء الدراسة الاحصائية ودراسة الحركة الدوائية.

□ Résumé □

J'ai mis au point une méthode de dosage de L'ATENOLOL dans le sérum humain en vue de l'appliquer dans les études cinétiques chez l'homme et surtout chez les insuffisants rénaux.

J'ai utilisé dans ce dosage la méthode de chromatographie liquide à haute performance.

On peut diviser le travail en deux étapes: la première: les expériences ont été faites en utilisant des solutions de la molécule en question et l'étalon interne, pendant cette étape on a précisé la phase mobile et la phase stationnaire et la reproductibilité des essais.

La deuxième: on a chargé le sérum par la molécule et l'étalon interne, on a extrait les produits après agitation, par un solvant organique convenable puis on a évaporé le solvant et on a fait dissoudre le résidu dans la phase mobile et injecter un volume fixe dans la colonne de l'appareil.

Le pourcentage de l'extraction des deux produits a été vers 80% et le coefficient de variation a été vers 10%. On a diminué le volume de la phase mobile utilisé pour faire dissoudre le résidu jusqu' à 150 microlitre pour augmenter la sensibilité de la méthode, en conséquence on est arrivé à préciser 5 nanogramme par millilitre du sérum. On a répété cette étude plusieurs fois en rapportant la surface de l'atenolol sur la surface de l' étalon interne. Le coefficient de corrélation a été presque un. Donc on a actuellement une méthode de dosage prêt à appliquer dans les études cinétiques chez l'homme de l'atenolol.

المراجع

REFERENCES:

- N.FERRY. N. BERNARD . N. POZET.E. GARDES.
- M. BRUGUIER. GCUISINAUD AND J.SASSARD
- BR.J.CLIN.PHARMAC.1991..32.39.44.