

Maria Neagu

Medicamentul Veterinar / Veterinary Drug

Year 4, No. 2, Nov. 2010

Validarea metodei analitice (HPLC), utilizata pentru identificarea si dozarea ingredientului farmaceutic activ, Tylosin tartrat pentru uz veterinar si a produsului finit Tilodem 50, pulbere hidrosolubila

Analytical method (HPLC), validation used for identification and assay of the pharmaceutical active ingredient, Tylosin tartrate for veterinary use and its finite product Tilodem 50, hydrosoluble powder

Maria Neagu
SC DELOS IMPEX '96 SRL

Rezumat

In cadrul SC DELOS IMPEX '96 SRL calitatea ingredientul farmaceutic activ (API) si al produsului finit Tilodem 50 – pulbere hidrosolubila, se face in conformitate cu Farmacopeia Europeana editia in vigoare.

Metoda de analiza folosita (HPLC) in acest scop este metoda compendială „*Tylosin tartrate for veterinary use*” din ediția curentă a EurPh. și reprezentă o variantă dezvoltată și validată „in house”.

Parametrii inclusi in metodologia de validare a metodei cromatografice sunt urmatorii : Selectivitatea, Liniaritatea. Domeniu de liniaritate, Limita de detectie, Limita de cuantificare, Precizia, Exactitatea, Robustetea, Stabilitatea solutiilor si Testarea sistemului chromatografic.

Conform Farmacopeei Europene, acest ingredient farmaceutic activ, este conform, din punct de vedere calitativ, daca contine Tylosin A – minim 80% si suma de Tylosin A, B, C, D – minim 95%.

Identificarea si dozarea fiecarui component in parte (Tylosin A, B, C, D) este posibila printr-o separare chromatografica – HPLC. Validarea acestei metode analitice este prezentata in continuare.

Cuvinte cheie: Tilosin tartrat a.u.v., validare (HPLC), identificare, dozare.

Abstract

In SC DELOS IMPEX '96 SRL the quality of the active pharmaceutical ingredient (API) for the finite product Tilodem 50 - hydrosoluble powder was accomplished in the respect of last European Pharmacopoeia.

The method for analysis used in this purpose was the compendial method „*Tylosin tartrate for veterinary use*” in EurPh. in vigour edition and represent a variant developed and validation „in house”.

The parameters which was included in the methodology validation for chromatographic method are the followings: Selectivity, Linearity, Linearity range, Detection and Quantification limits, Precision, Repeatability (intra day), Inter-Day Reproducibility, Accuracy, Robustness, Solutions' stability and System suitability.

According to the European Pharmacopoeia, the active pharmaceutical ingredient is consistent, in terms of quality, if it contains Tylosin A - minimum 80% and the amount of Tylosin A, B, C, D, at minimum 95%

Identification and determination of each component separately (Tylosin A, B, C, D) is possible by chromatographic separation - HPLC. Validation of analytical methods is presented below.

Key words: Tylosin tartrate a.u.v., validation (HPLC), identification, assay.

Introducere

SC DELOS IMPEX '96 produce si comercializeaza *Tilodem* 50 pulbere hidrosolubila, care contine drept ingredient farmaceutic activ (API), Tylosin tartrat pentru uz veterinar. Aceasta este un amestec continand in:

- Tylosin A- (*4R,5S,6S,7R,9R,11E,13E,15R,16R*)-15-[(6-deoxy-2,3-di-O-methyl-b-D-allopyranosyl)-oxy]methyl]-6-[[3,6-dideoxy-4-O-(2,6-dideoxy-3-C-methyl-a-L-ribo-hexo-pyranosyl)-3-(dimethyl-amino)-b-D-gluco-pyranosyl]-oxy]-16-ethyl-4-hydroxy-5,9,13-tri methyl 7-(2-oxoethyl)oxacyclohexadeca11,13-diene-2,10-dione(tylosin A, tartrate M_r 1982)

- Tylosin B (desmycosin, tartrate M_r 1694)

- Tylosin C (macrocin, tartrate M_r 1954)

- Tylosin D (relomycin, tartrate M_r 1986)

Determinarea componetiei Tylosinului fosfat este foarte importanta deoarece Tylosinul A trebuie sa reprezinte minim 80%, si suma de Tylosin A, B, C, D trebuie sa fie minim 95%, pentru ca substanta activa sa fie corespunzatoare din punct de vedere calitativ (conform Farmacopeiei Europene, editia in vigoare). Identificarea si dozarea celor patru componente ale Tylosinul fosfat este posibila, folosind o metoda HPLC (determinarea nu poate fi efectuata microbiologic).

Dozarea si identificarea, in acest caz, nu poate fi efectuata microbiologic.

Potenta acestui ingredient farmaceutic activ, se efectueaza microbiologic si nu poate fi mai mica de 800 UI/mg (raportat la substanta activa uscata).

In Figura 1 e prezentata chromatograma obtinuta in urma injectarii solutiei de identificare a picurilor de Tylosin A, B, C, D.

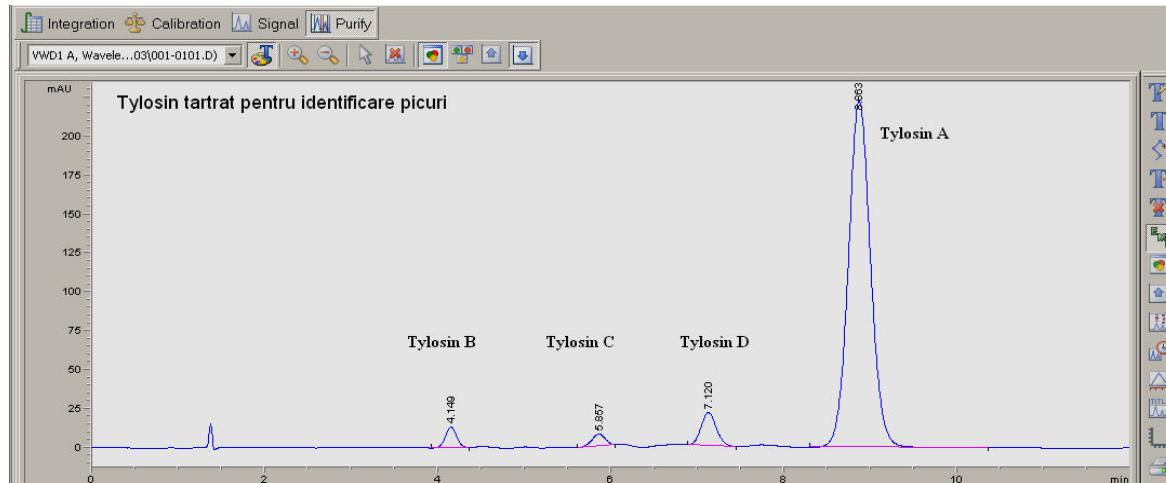


Figura 1. Cromatograma obtinuta in urma injectarii solutiei de identificare a picurilor de Tylosin A, B, C, D.

MATERIALE ȘI METODE

Aceasta metoda analitica este metoda compendială „*Tylosin tartrate for veterinary use*” din ediția curentă a European Pharmacopoeia și reprezintă o variantă dezvoltată și validată „in house”.

Metoda analitica, HPLC (cromatografie de lichide de înaltă presiune), folosită în cadrul SC DELOS IMPEX '96 SRL, pentru identificarea și dozarea Tylosinului fosfat pentru uz veterinar (Tylosin A, Tylosin B, Tylosin C, Tylosin D) va fi prezentată în cele ce urmează. Parametrii inclusi în metodologia de validare a metodei chromatografice sunt:

1. Selectivitatea.

2. Liniaritatea.

Domeniul de liniaritate.

Limita de detectie.

Limita de cuantificare.

3. Precizia.

4. Exactitatea.

5. Robustetea.

6. Stabilitatea soluțiilor.

Testarea sistemului chromatografic

Parametrii operationali ai metodei chromatografice

Substanțe și materiale de referință

- Tylosin tartrat pt. identificarea peak-ului CRS, lot 1 EurPh;
- Tylosin CRS, lot FOD333, EurPh;
- Tylosin D CRS, lot 2, EurPh.

Reactivi, solventi, soluții

- Acetonitril gradient grade for liquid chromatography, Merck, lot I462630 847

- Perclorat de sodiu R, Merck, lot A 944064 951;

- Hidroxid de sodiu, Merck, lot B0297669 847

- Acid clorhidric fumans 37%, Merck, lot K39420317

- Solutia apa oxigenata 3%;

- Apa de uz chromatografic rezistivitate minima 18,2 MΩ, continut total în substanțe organice TOC max. 30ppb (apa ultrapurificata).

- Solutia perclorat de sodiu, component al fazei mobile;

Parametrii operationali ai metodei chromatografice sunt prezentati in Tabelul 1.

Tabelul 1

Parametrii operationali ai metodei chromatografice

Coloană chromatografică:	octadecylsilyl silica gel for chromatography R, 150mm L x 4,6mm i.d. x 5µm d.p.	
Temperatura coloanei:	35 °C	
Volumul de injecție:	20 µL	
Eluție:	Izocratic	
Compoziția fazei mobile:	Solvent A: Solutie perclorat de sodiu 200 g/L, ajustat la pH=2,5 cu HCl. Solvent B: Acetonitril R	
Fază mobilă:	% Solvent A % Solvent B 60 40	
Debit:	Raportul solventilor: 1 mL/min	
Detectie:	UV	
Lungime de undă:	290	

Echipamente

Sistem chromatografic (comun tuturor determinărilor)

Agilent 1200 modulele:	<ul style="list-style-type: none"> • Cabinet solventi; • Pompa cuatenara de înaltă presiune G 1354A cu degazor G 1379B, seria 1200; • Termostat pt. coloana G 1316A, seria 1200; • Detector spectrometric (VWD) G 1314B, seria 1200, sau similar; • Autosampler G 1329A; • Termostat autosampler G1330B, seria 1200;
-------------------------------	--

Descrierea metodei

Metoda propusa pentru validare are ca punct de plecare metoda compendială „*Tylosin tartrate for veterinary use*” din ediția curentă a *European Pharmacopoeia*.

Dozarea *tylosinului tartrat* se realizează prin metoda cromatografică propusă spre validare ai cărei parametrii operaționali sunt prezentati în Tabelul 1.

Identificarea substantei active din produsul Tilodem 50 - *pulbere hidrosolubila* se bazează pe:

- Compararea timpului de retentie corespunzator picurilor de *tylosin tartrat* din cromatogramele rezultate în urma injectării Solutiei test - *proba de dozare* cu timpul de retentie al picurilor de *tylosinului tartrat*, corespunzătoare *Solutiei de referinta (a)* - *Solutia de identificare a picurilor (CRS)*.

Concentrațiile probelor utilizate sunt prezentate în Tabelul 2

Tabel 2

Concentrațiile probelor utilizate pt. identificarea și dozarea Tylosinului din Tilodem 50 și din materia prima de Tylosin

Tipul determinării	Tipul probei	Concentrație probă (ppm)
Identificare substanță activă	Solutie identificare picuri - Solutie referinta (a)	200
	Soluție etalon – Solutia de referinta (b)	Tylosin tartrat 200 Tylosin D CRS 200
	Soluție probă – Solutia test	200
Dozarea substanței active	Soluție etalon – Solutia de referinta (b)	Tylosin tartrat 200 Tylosin D CRS 200
	Soluție probă – Solutia test	200

Solutiile folosite pentru identificarea substantei active sunt aceleasi cu cele folosite la dozarea acesteia.

Validarea metodei analitice

Selectivitatea

Scopul procedurii: Se dorește să se demonstreze că metoda cromatografică propusa are capacitatea de a separa:

1) Substanța activă în raport cu impuritățile înrudite chimic;

2) Substanța activă și impuritățile înrudite chimic în raport cu excipientii eventual coextrași în cadrul procesului de preparare a probelor.

3) Substanța activă în raport cu impuritățile înrudite chimic rezultate prin degradarea acesteia.

Pentru a putea fi evaluată capacitatea metodei de a separa substanța activă în raport cu produși de degradare ai acesteia au fost alese procese fizico-chimice care generează degradarea substanței active.

Procesele de degradare alese sunt: **stres oxidant**, **stres alcalin**, **stres acid**, **stres termic** și **iradierea cu lumină UV** la lungimea de unda de $\lambda=253,7$ nm (Lampa UV-LBA e 30W, seria 7664-Biocomp).

Prepararea probelor

Solutia de referinta (a):

Intr-un balon cotat de 10 ml, de clasa de precizie A, se aduc 2 mg de Tylosin fosfat pentru identificarea picurilor (continand Tylosin A, B, C, D), se dizolva și se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia de referinta (b):

Intr-un balon cotat de 10 ml, de clasa de precizie A, se aduc 2 mg de **Tylosin CRS** și 2 mg de **Tylosin D CRS**, se dizolva și se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia test:

Intr-un balon cotat de 100 ml, de clasa de precizie A se cantaresc 80 mg de **Tilodem 50** pulbere hidrosolubila, se dizolva și se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia blanc:

Solutia contine amestecul reconstituit de excipienti (placebo) utilizati in formularea farmaceutica a produsul farmaceutic Tilodem 50 pulbere hidrosolubila.

20 mg Lactoza monohidrat se dizolva și se completeaza la 100 ml cu Solvent probe.

Solutia de stres 1

5 ml din Solutia test, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml și se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia de stres 2

5 ml din Solutia test, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se adauga 1 ml NaOH 0,1 M și se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia de stres 3

5 ml din Solutia test, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se adauga 1 ml NaOH 1 M și se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia de stres 4

5 ml din Solutia test, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se adauga 1 ml HCl 0,1 M și se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia de stres 5

5 ml din **Solutia test**, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se adauga 1 ml HCl 1 M si se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia de stres 6

5 ml din **Solutia test**, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se adauga 1 ml H_2O_2 3% si se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia de stres 7

5 ml din Solutia test, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se adauga 2 ml H_2O_2 3% si se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia de stres 8

5 ml din Solutia test, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se completeaza la semn cu Solvent probe.

Solutia este tinuta in etuva, la 40°C, 3 ore.

Solutia de stres 9

5 ml din Solutia test, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se completeaza la semn cu Solvent probe. Solutia este tinuta in etuva, la 40°C, 24 ore.

Solutia de stres 10

5 ml din Solutia test, se aduc intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 10 ml, se completeaza la semn cu Solvent probe. Solutia obtinuta se supune iradierii cu lumina fluorescenta timp de 72 de ore.

Mod de lucru

Se injecteaza in sistemul chromatografic toate cele zece **Solutii de stres**.

Suprapunerea chromatogramele obtinute in urma injectarii acestor solutii este prezentata in figurile 2, 3, 4, 5.

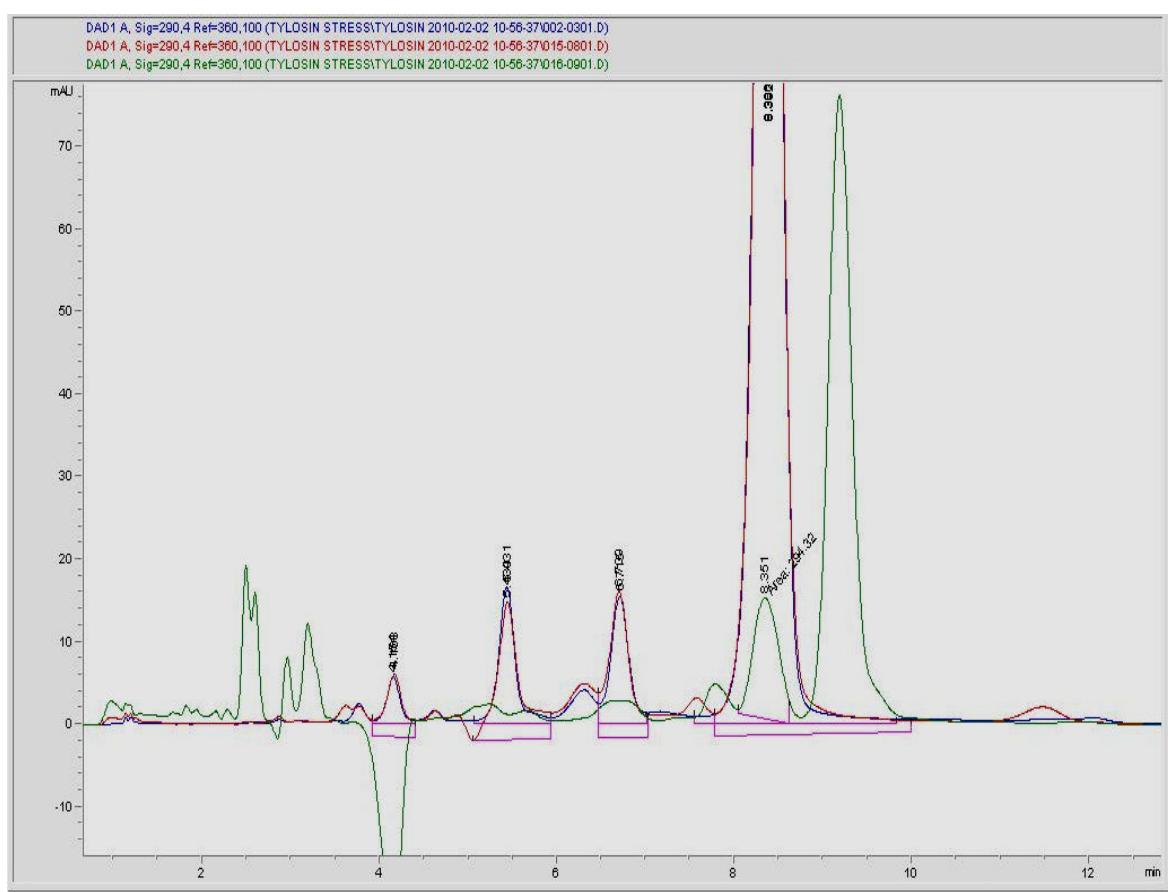


Figura 2: Suprapunerea chromatogramelor obtinute in urma injectarii **Solutiei test** si a **Solutiei stres 2 si 3** (stres in mediu bazic).

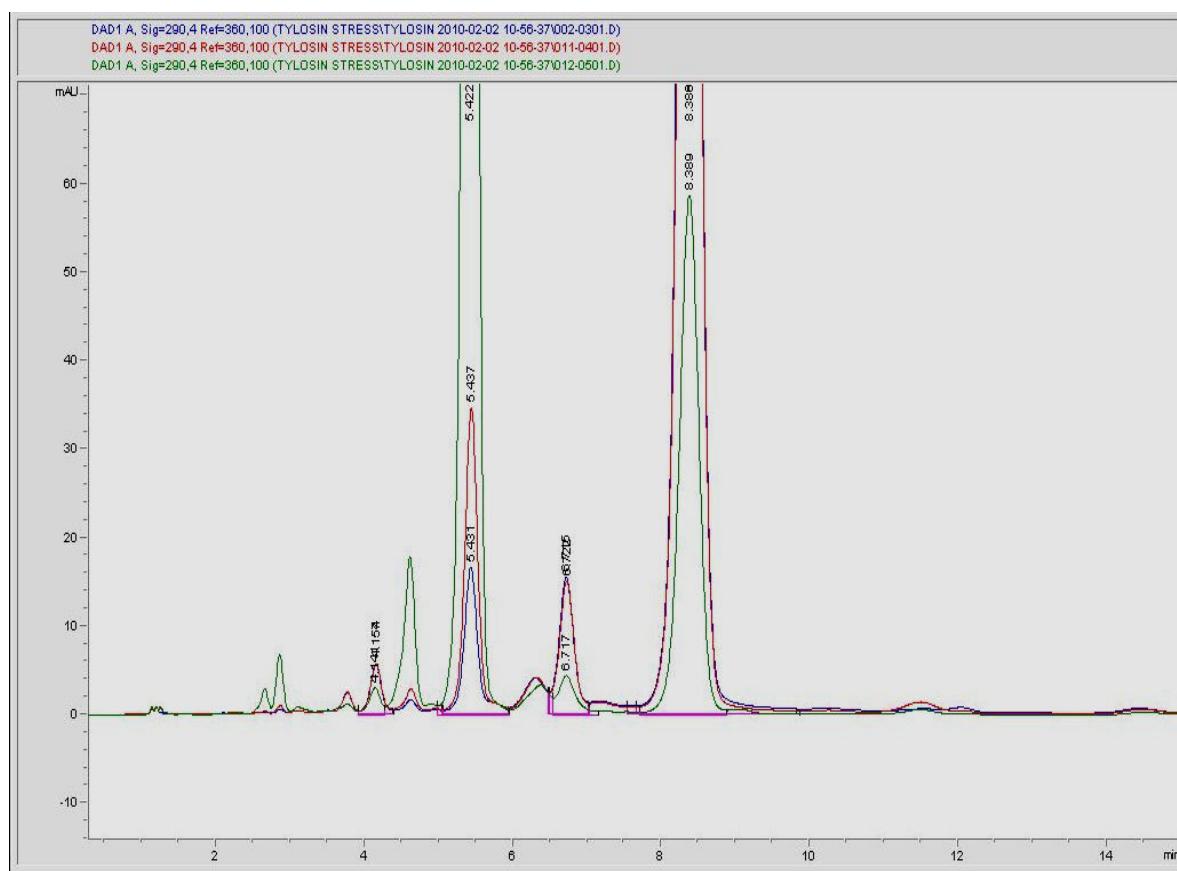


Figura 3: Suprapunerea chromatogramelor obtinute in urma injectarii Solutiei test si a Solutiei stres 4 si 5 (in mediu acid).

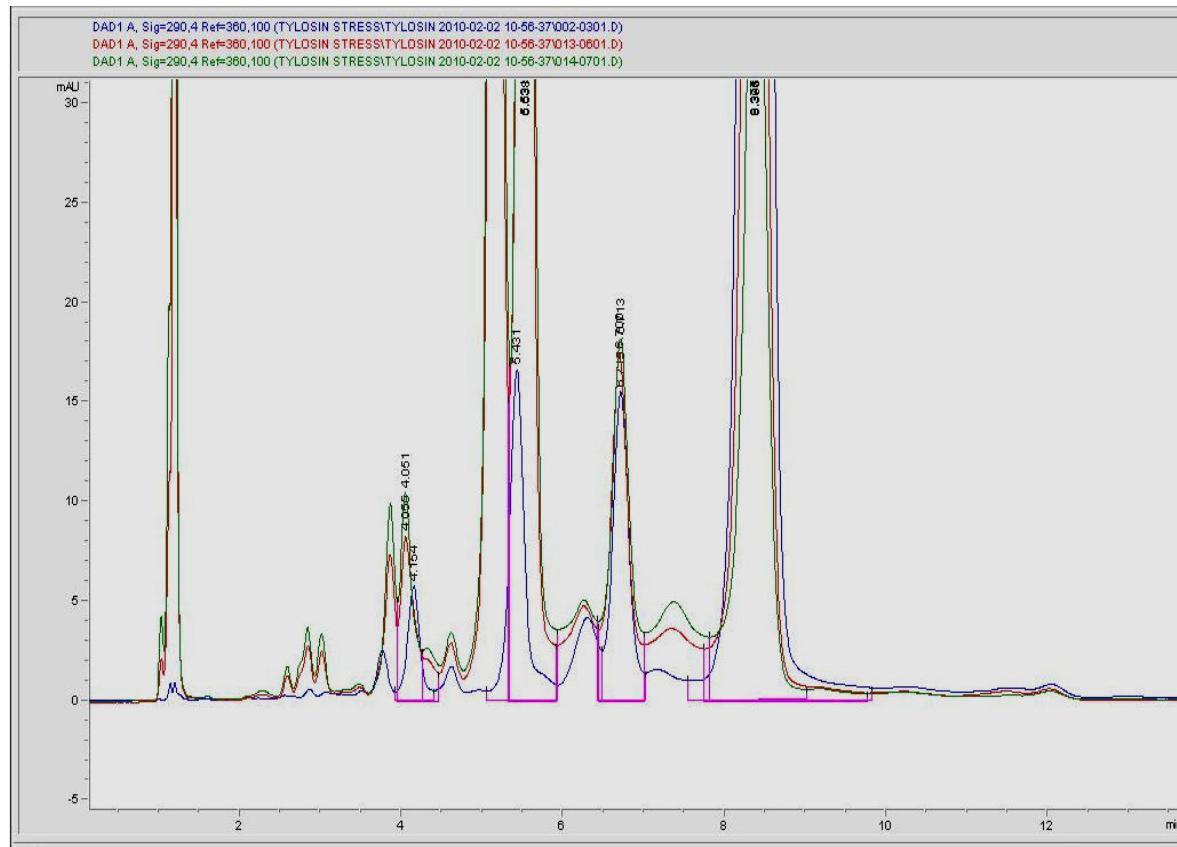


Figura 4: Suprapunerea chromatogramelor obtinute in urma injectarii Solutiei test si a Solutiei stres 6 si 7 (in mediu oxidant).

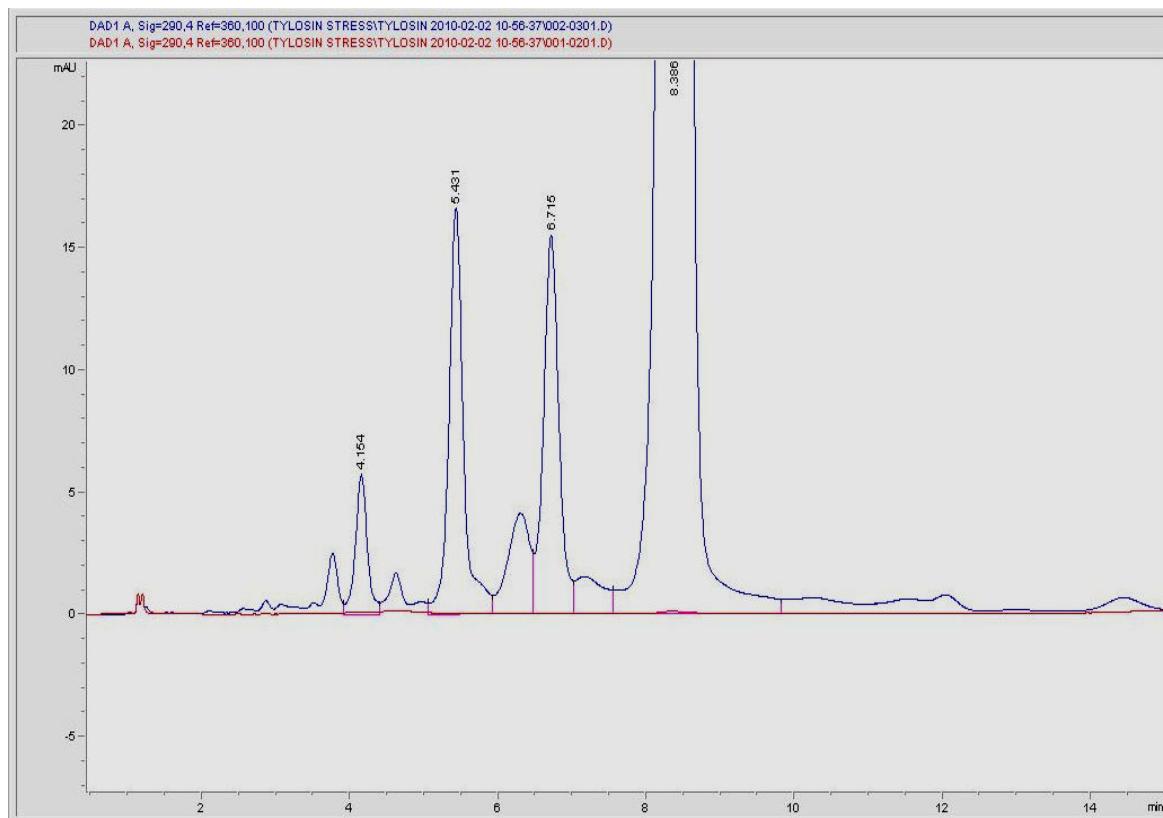


Figura 5: Suprapunerea chromatogramelor obtinute in urma injectarii Solutiei test si a Solutiei blanc (Placebo).

In Tabelul 3 este prezentata variatia ariilor picurilor de Tylosin (A, B, C, D), dupa ce solutiile continand produsul finit TILODEM 50 *pulbere hidrosolubila*, a fost supus unor conditii diverse de stres.

Tabelul 3

Variatia ariilor peak de tylosin A, B, C, D, din TiloDEM 50

Conditie de stres	% Tylosin C	% Tylosin B	% Tylosin D	% Tylosin A
HCL 0,1 M	101,3	206,7	97,9	97,6
HCL 1 M	49,3	1670,9	31,0	0
NaOH 0,1 M	189,2	109,4	110,0	91,8
NaOH 1 M	0	0	34,8	35,3
1 mL H ₂ O ₂ 3%	188,6	569,5	100,8	41,8
2 mL H ₂ O ₂ 3%	185,6	727,5	99,9	21,2
Stress termic	83,0	88,0	82,9	82,4
Stress fotochimic	42,8	44,7	42,9	42,5

Criterii de admisibilitate:

Substanta activa trebuie sa fie separata in raport cu impuritatile intrudite chimic rezultate in procesul de fabricatie al acesteia, cu excipientii eventual coextrazi in cadrul procesului de preparare a probelor, cu impuritatile intrudite chimic rezultate prin degradarea acesteia.

CONCLUZII

Metoda propusa este selectivă deoarece are capacitatea de a separa picurile

corespunzătoare Tylosinului (A, B, C, D) in raport cu picurile celorlalte impuritati intrudite chimic. De asemenea, excipientii utilizati in formularea farmaceutica nu produc picuri chromatografice care sa interfere cu picurile de Tylosin (A, B, C, D).

Producii de degradare ai Tylosinului (A, B, C, D) in conditii de stres fizic sau chimic se separa, folosind metoda HPLC propusa, in raport cu picurile de Tylosin (A, B, C, D).

3.2. Liniaritatea, domeniul de liniaritate, limitele de detectie si de cuantificare

Scopul procedurii: se doreste sa se demonstreze ca exista o relatie liniara intre concentratiile solutiilor analitului de interes care se injecteaza in coloana chromatografica si ariile picurilor generate in chromatogramele corespunzatoare.

Se doreste sa se determine domeniul de concentratiile pentru care relatie liniara amintita mai sus isi pastreaza valabilitatea.

Se urmareste determinarea concentratiei minime de analit in solutiile proba care permite determinarea cantitativ a acestora, cu un grad impus de certitudine (limita de cuantificare sau LOQ).

De asemenea se doreste determinarea acelei concentrati de analit care genereaza

un semnal distinct în raport cu zgomotul de fond, fără însă a permite dozarea exactă a acestuia (limita de detecție sau LOD).

Prepararea probelor

Solutie stoc - 400 ppm:

Intr-un balon cotat, clasa de precizie A, de 100 ml se aduc 80 mg de Tilo dem 50 - pulbere hidrosolubila, se dizolva și se completeaza la semn cu Solvent de probe.

Solutie liniaritate 1 - 160 ppm:

4 ml din Solutia stoc se aduc intr-un balon cotat, de 10 ml, de clasa de precizie A, și se completeaza la semn cu Solvent de probe.

Solutie liniaritate 2 - 180 ppm:

4,5 ml din Solutia stoc se aduc intr-un balon cotat, de 10 ml, clasa de precizie A, și se completeaza la semn cu Solvent de probe.

Solutie liniaritate 3 - 200 ppm:

5 ml din Solutia stoc se aduc intr-un balon cotat de 10 ml, de clasa de precizie A și se completeaza la semn cu Solvent de probe.

Solutie liniaritate 4 - 220 ppm:

5,5 ml din Solutia stoc se aduc intr-un balon cotat de 10 ml, de clasa de precizie A, și se completeaza la semn cu Solvent de probe.

Solutie liniaritate 5 - 240 ppm:

6 ml din Solutia stoc se aduc intr-un balon cotat de 10 ml, de clasa de precizie A, și se completeaza la semn cu Solvent de probe.

Mod de lucru

Se injecteaza de trei ori, fiecare din *Solutiile de liniaritate (1-5)* preparate mai sus in ordinea cresterii concentratiei.

In cromatogramele obtinute pentru fiecare solutie analizata, se intregreaza picurile corespunzatoare Tylosinului A, B, C, D, se calculeaza valoarea medie a ariei picurilor, abaterea standard si abaterea relativă standard (%), folosind urmatoarele formule de calcul:

$$\bar{A}_p = \frac{\sum_{i=1}^n A_p^i}{n} \text{ - Media}$$

$$s = \sqrt{\frac{\sum_{i=1}^n (A_p^i - \bar{A}_p)^2}{(n-1)}} \text{ - Abaterea standard}$$

$$RSD \% = s * 100 / \bar{A}_p \text{ - Abaterea relativă standard}$$

Se va trasa grafic dependenta nominala a solutiilor injectate (pe abscisa, exprimata in $\mu\text{g/mL}$ sau ppm) si valoarea medie a arilor peak-urilor integrate (pe ordonata, exprimata in mAU^*s).

Pentru analitul considerat, folosind relatiile de mai jos, se va calcula ecuația dreptei de regresie liniara, coeficientul de corelație al regresiei, intervalele normale de variație pentru valorile pantei și ordonatei la origine, precum și limita de cuantificare, determinată pentru un nivel de certitudine de 95 % și $n-2$ grade de libertate (originea axelor de coordonate va fi considerată primul cuplu de valori al regresiei liniare). Se calculează urmatorii parametri statistici din datele de regresie liniara, folosind următoarele formule:
Covarianța:

$$S_{xy} = \frac{\sum xy - \frac{\sum x \cdot \sum y}{n}}{n-1}$$

Abaterea standard pt. populația valorilor lui x:

$$S_x = \sqrt{\frac{\sum x^2 - \frac{(\sum x)^2}{n}}{n-1}}$$

Abaterea standard pt. populația valorilor lui y:

$$S_y = \sqrt{\frac{\sum y^2 - \frac{(\sum y)^2}{n}}{n-1}}$$

Coefficientul de corelație:

$$r_{xy} = \frac{S_{xy}}{S_x \cdot S_y}$$

Panta:

$$B = \frac{\sum xy - \frac{\sum x \cdot \sum y}{n}}{\sum x^2 - \frac{(\sum x)^2}{n}}$$

Ordonata la origine:

$$A = \frac{\sum y}{n} - B \cdot \frac{\sum x}{n}$$

Abaterea standard pentru întreaga populație a valorilor :

$$S_0 = \sqrt{\frac{\sum y^2 - A \sum y - B \sum xy}{n-2}}$$

Abaterea standard corespunzătoare pantei dreptei de regresie:

$$S_b = \sqrt{\frac{n S_0^2}{n \sum x^2 - (\sum x)^2}}$$

Abaterea standard pentru ordonata la origine:

$$S_o = \sqrt{\frac{S_0^2}{n \sum x^2}}$$

Intervalul de variație pentru A:

$$A \pm t * S_a$$

Intervalul de variație pentru B:

$$B \pm t * S_b$$

Limita de identificare:

$$X_i = \frac{2t(S_a + \frac{\sum x}{n} * S_b)}{b + zt * S_b}$$

Unde:

x = valoarea corespunzătoare concentrației analitului de interes $\mu\text{g/ml}$ sau ppm;

y = valoarea corespunzătoare ariei medii a picurilor analitului de interes, integrate în cromatogramele rezultate în urma a cate trei injecții succese ale fiecărei *Solutii de liniaritate (1-5)*.

t = coeficientul "Student" (pentru un anumit nivel de certitudine P% și un număr v de grade de libertate), v = numarul gradelor de libertate ($v = n-2$), n = numarul de perechi de date experimentale (concentrație - arie medie).

Conditii de admisibilitate

Abaterea relativă standard permisă pentru ariile de pic în cazul injectării aceleiași soluții de trei ori este de cel mult 0,62% (conform European Pharmacopoeia).

Coefficientul de corelație r_{xy} ce caracterizează dreapta de regresie determinată trebuie să fie mai mare sau cel puțin egal cu 0,9990.

Deviatiile relative standard calculate pentru ariile de Tylosin A, B, C, D din solutii de liniariate 1-5. **Tabel 4**

Concentratia solutiei	Tylosin C	Tylosin B	Tylosin D	Tylosin A
160 ppm	90,99	93,80	204,20	3166,87
Arie medie	91,25	93,70	204,47	3164,48
Deviatia standard	91,68	95,17	204,64	3165,36
Deviatia relativa standard (%)	91,31	94,22	204,44	3165,57
180 ppm	0,35	0,82	0,22	1,21
Arie medie	0,38	0,87	0,11	0,04
Deviatia standard	103,09	108,40	233,14	3620,14
Deviatia relativa standard (%)	103,31	108,52	233,71	3616,68
200 ppm	103,45	109,62	235,90	3653,90
Arie medie	103,28	108,85	234,25	3630,24
Deviatia standard	0,18	0,67	1,46	20,56
Deviatia relativa standard (%)	0,18	0,62	0,62	0,57
220 ppm	111,61	118,39	252,09	3933,76
Arie medie	111,85	118,72	252,52	3949,29
Deviatia standard	110,92	117,43	251,38	3908,90
Deviatia relativa standard (%)	111,46	118,18	252,00	3930,65
240 ppm	0,48	0,67	0,58	20,37
Arie medie	0,43	0,57	0,23	0,52
Deviatia standard	123,83	132,84	280,10	4378,14
Deviatia relativa standard (%)	124,28	133,20	281,38	4395,59
220 ppm	123,24	132,67	279,38	4361,58
Arie medie	123,78	132,90	280,29	4378,44
Deviatia standard	0,52	0,27	1,01	17,01
Deviatia relativa standard (%)	0,42	0,20	0,36	0,39
240 ppm	133,27	143,47	300,89	4335,39
Arie medie	133,76	143,56	303,87	4751,63
Deviatia standard	133,34	142,96	301,65	4736,55
Deviatia relativa standard (%)	133,46	143,33	302,14	4741,19
240 ppm	0,27	0,32	1,55	9,06
Arie medie	0,20	0,23	0,51	0,19
Deviatia standard				
Deviatia relativa standard (%)				

Parametrii statistici, calculati pentru Tylosin C din Solutiile de liniaritate (1-5)

Tabel 5

B	0.559	panta
A	0.7016	ordonata la origine
r_{xy}	0.999625	coefficientul de corelatie
S_{xy}	4174,47	
S_x	86,41	
S_y	48,33	
S_{o^2}	2,2	dispersia intregii populatii a valorilor y
S_o	1,5	abaterea standard ptr.intreaga populatie a valorilor y
S_{b^2}	0,0	dispersia pantei dreptei de regresie
S_b	0,0	abaterea standard corespunzatoare pantei dreptei de regresie
t_{sb}	0,0	domeniu de variație a lui B
S_{a^2}	2,0	dispersia ordonatei la origine
S_a	1,4115	abaterea standard ptr. Ord. La origine
t_{sa}	3,01	domeniu de variație a lui A
X_i	19,3650	limita de cantificare LOQ
	5,8095	limita de detectie LOD

In Figura 6 este prezentata dependenta dintre aria peak-ului (mAU*s) de Tylosin C si

concentratia de substanta activa din proba (ppm).

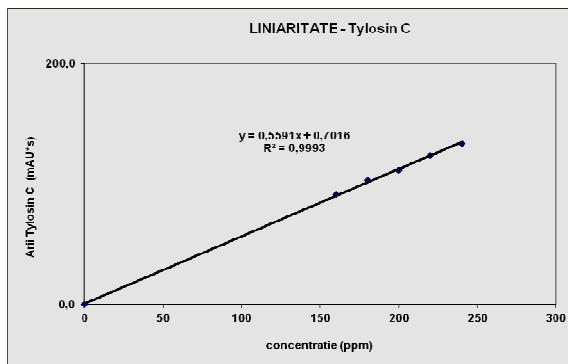


Figura 6 Dependența dintre aria peak-ului (mAU*s) de Tylosin C și concentrația substanței active din probă (ppm)

Parametrii statistici, calculati pentru Tylosin B din *Solutiile de liniaritate* (1-5) sunt prezentati in Tabelul 6.

In Figura 7 este prezentata dependenta dintre aria picului (mAU*s) de Tylosin B si concentratia de substanța activa din proba (ppm).

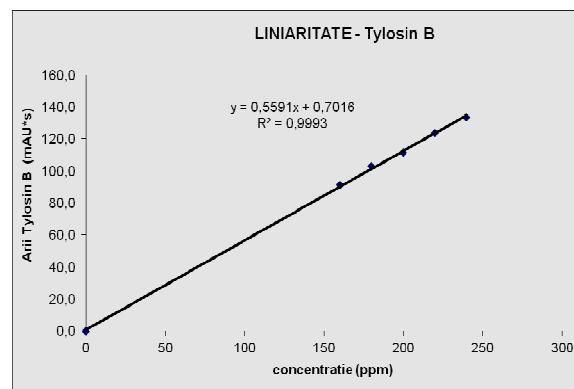


Figura 7 Dependența dintre aria picului (mAU*s) de Tylosin B și concentrația de substanță activă din probă (ppm)

Parametrii statistici, calculati pentru Tylosin D din *Solutiile de liniaritate* (1-5) sunt prezentati in Tabelul 7.

Tabelul 6

Parametrii statistici, calculati pentru Tylosin B din Solutiile de liniaritate (1-5)

B	0.599	panta
A	-0.2477	ordonata la origine
rxy	0.999725	coeficientul de corelatie
Sxy	4472.28	
Sx	86.41	
Sy	51.77	
So^2	1.8	dispersia intregii populatii a valorilor y
So	1.4	abaterea standard ptr.intreaga populatie a valorilor y
Sb^2	0.0	dispersia pantei dreptei de regresie
Sb	0.0	abaterea standard corespunzatoare pantei dreptei de regresie
tsb	0.0	domeniu de variatie a lui B
Sa^2	1.7	dispersia ordonatei la origine
Sa	1.2948	abaterea standard ptr. Ord. La origine
tsa	2.76	domeniu de variatie a lui A
Xi	16.7141	Limita de cuantificare
	5.0142	Limita de detectie
		LOQ
		LOD

Tabelul 7

Parametrii statistici, calculati pentru Tylosin D din Solutiile de liniaritate (1-5)

B=	1.266	panta
A=	1.1771	ordonata la origine
rxy	0.999640	coeficientul de corelatie
Sxy	9453.23	
Sx	86.41	
Sy	109.44	
So^2	10.8	dispersia intregii populatii a valorilor y
So	3.3	abaterea standard ptr.intreaga populatie a valorilor y
Sb^2	0.0	dispersia pantei dreptei de regresie
Sb	0.0	abaterea standard corespunzatoare pantei dreptei de regresie
tsb	0.0	domeniu de variatie a lui B
Sa^2	9.8	dispersia ordonatei la origine
Sa	3.1335	abaterea standard ptr. Ord. La origine
tsa	6.68	domeniu de variatie a lui A
Xi	19.0045	limita de cuantificare
	5.7014	limita de detectie
		LOQ
		LOD

In Figura 8 este prezentata dependenta dintre aria peak-ului (mAU*s) de Tylosin D si

concentratia de substanța activa din proba (ppm).

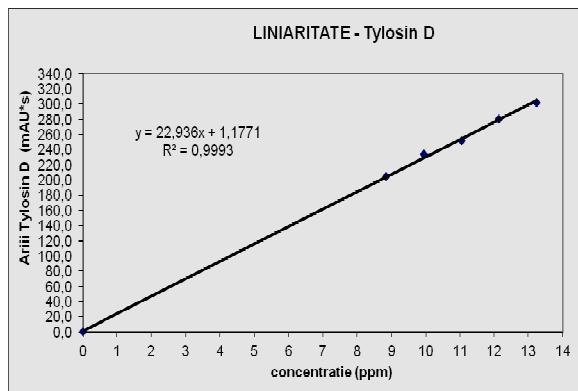


Figura 8. Dependenta dintre aria peak-ului (mAU*s) de Tylosin D si concentratia de substanta activa din proba (ppm)

In Figura 9 este prezentata dependenta dintre aria peak-ului (mAU*s) de Tylosin A si concentratia de substanta activa din proba.

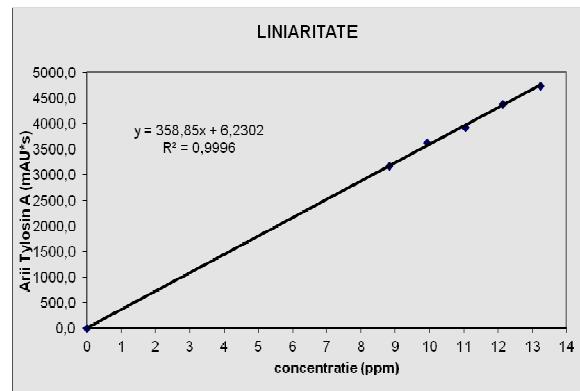


Figura 9. Dependenta dintre aria peak-ului (mAU*s) de Tylosin A si concentratia de substanta activa din proba (ppm).

Parametrii statistici, calculati pentru Tylosin A din Solutiile de liniaritate (1-5) sunt prezentati in Tabelul 8:

Tabelul 8

Parametrii statistici, calculati pentru Tylosin A din Solutiile de liniaritate (1-5)

B=	19.809	panta
A=	6.2302	ordonata la origine
rxy	0.999812	coeficientul de corelatie
Sxy	147905.03	
Sx	86.41	
Sy	1711.99	
So^2	1379.6	dispersia intregii populatii a valorilor y
So	37.1	abaterea standard ptr.intreaga populatie a valorilor y
Sb^2	0.0	dispersia pantei dreptei de regresie
Sb	0.2	abaterea standard corespunzatoare pantei dreptei de regresie
tsb	0.4	domeniul de variatie a lui B
Sa^2	1256.5	dispersia ordonatei la origine
Sa	35.4467	abaterea standard ptr. Ord. La origine
tsa	75.57	domeniul de variatie a lui A
Xi	13.9497	limita de cuantificare
	4.1849	LOQ
		LOD

CONCLUZII

Asa cum rezulta din tabelele prezentate mai sus, deviatiile (abaterile) relative standard pentru trei injectii consecutive ale fiecarei solutii de liniaritate in parte nu sunt mai mari de 0,62%.

Domeniul de concentratii in substanta activa, pe care s-a verificat liniaritatea, a fost intervalul 160 ppm – 240 ppm

Pe intervalul studiat metoda cromatografica propusa prezinta liniaritat intre ariile peak-urilor cromatografice si concentratia de analit din proba, caracterizate de coeficienti de corelare a datelor de 0,999.

Limitele de detectie (LOD) respectiv limitele de cuantificare (LOQ) rezultate din calculele statistice au fost prezentate mai sus.

Conform European Pharmacopoeia:

- limita de detectie (LOD) corespunde unui raport: $S/N \geq 3$,
- conform ghidului ICH acesta este S/N

= 2 - 3 si

- pentru limita de cuantificare (LOQ), unui raport: $S/N \geq 10$.

Precizia

Scopul procedurii: Se doreste sa se demonstreze ca aplicarea metodei, in mod repetat, asupra aceleiasi probe, genereaza rezultate similare. Deoarece proba este supusa analizei in cadrul aceleiasi sesiuni experimentale, procedura este cunoscuta si sub denumirea de **Repetabilitate**.

Se doreste, de asemenea, sa se demonstreze ca aplicarea metodei, in mod repetat, la intervale de cel putin o zi intre doua incercari succesive, asupra unor probe identice, genereaza rezultate similare.

Este in general indicata realizarea determinarilor de catre analisti diferiti. Intreaga procedura se realizeaza in cadrul unor sesiuni experimentale diferite si este cunoscuta si sub denumirea de **Reproductibilitate intermediară**.

Prepararea probelor

Solutia test - 200 ppm tylosin tartrat

Intr-un balon cotat de 100 ml, clasa de precizie A, se aduc 40 mg de *Tilodem 50* – pulbere hidrosolubila, se dizolva si se completeaza la semn cu *Solvent probe*.

Modul de lucru

Se injecteaza de sase ori consecutiv *Solutia test*. În cromatogramele obținute, se integrează peak-urile corespunzătoare *Tylosinului*. Se calculează abaterea standard

și abaterea relativă standard (%) pentru aria fiecarui pic în parte.

Condiții de admisibilitate

Abaterea relativă standard calculată pentru ariile de pic obținute prin injectarea *Solutiei test* trebuie să fie de maxim 2%.

Repetabilitatea

In tabelul 9 sunt prezentate ariile picurilor obținute prin injectarea *Solutiei test*, deviația standard și deviația relativă standard pentru cele sase injectii.

Tabelul 9

Ariile peak-urilor obținute prin injectarea *Solutiei test*, deviația standard și deviația relativă standard pentru cele sase injectii

Nr. injectie	Arie Tylosin C	Arie Tylosin B	Arie Tylosin D	Arie Tylosin A
1	112,94	119,46	253,15	3954,98
2	112,75	118,86	252,95	3944,74
3	113,11	118,52	251,86	3945,50
4	113,36	119,13	253,54	3946,76
5	113,32	119,65	253,31	3949,24
6	113,55	119,49	253,87	3955,56
Medie	113,17	119,19	253,11	3949,46
Deviație standard	0,30	0,43	0,69	4,75
Deviație relativă standard (%)	0,26	0,36	0,27	0,12

In Figura 10 este reprezentata variatia ariilor peak-urilor de *Tylosin C*, *Tylosin B*, *Tylosin D*, *Tylosin A*, pentru cele sase injectii de *Solutie test*.

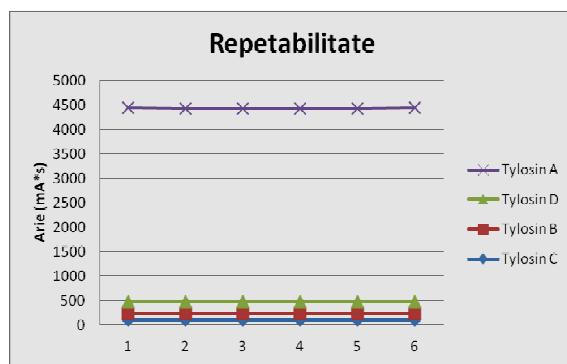


Figura 10. Variatia ariilor peak-urilor de *Tylosin C*, *Tylosin B*, *Tylosin D*, *Tylosin A*,

Din datele experimentale prezentate mai sus rezulta ca metoda este *Reproductibila*.

Reproductibilitate intermediara

În cadrul unei sesiuni experimentale se injectează de sase ori consecutiv, *Solutia test*. În cromatogramele obținute se integrează picurile corespunzătoare *Tylosinului*. Se calculează abaterea standard și abaterea relativă standard (%) pentru ariile fiecarui pic de Tylosin (A, B, C, D) din cromatogramele *Solutiei test*.

In Tabelul 10 sunt prezentate ariile picurilor obținute prin injectarea *Solutiei test*, deviația (abaterea) standard și deviația relativă standard pentru cele sase injectii.

Tabelul 10

Ariile picurilor obținute prin injectarea *Solutiei test*, deviația (abaterea) standard și deviația relativă standard pentru cele sase injectii.

Nr. injectie	Arie Tylosin C	Arie Tylosin B	Arie Tylosin D	Arie Tylosin A
1	121,6	110,4	298,1	3968,1
2	121,7	109,6	296,0	3970,1
3	121,8	110,4	295,7	3970,0
4	121,6	110,2	296,8	3968,2
5	121,5	109,0	298,4	3977,4
6	121,7	109,1	297,8	3973,7
Medie	121,7	109,8	297,1	3971,3
Deviație standard	0,1	0,6	1,1	3,6
Deviație relativă standard (%)	0,1	0,6	0,4	0,1

Figura 11 reprezinta variația ariilor picurilor de Tylosin (A, B, C, D) pentru cele sase injectii de *Solutie test*.

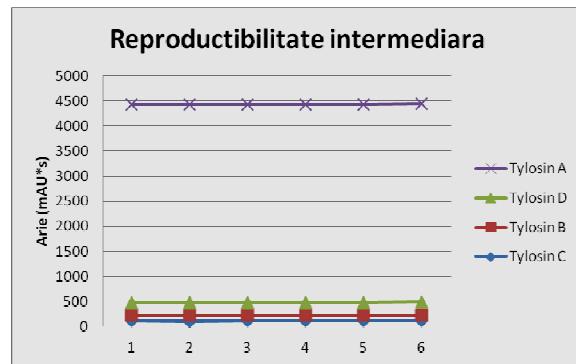


Figura 11 Variatia ariilor picurilor de Tylosin (A, B, C, D) pentru cele sase injectii de *Solutie test*.

Exactitatea

Scopul procedurii: se dorește să se demonstreze că prin folosirea ecuației de regresie pentru *Tylosin A*, *Tylosin B*, *Tylosin C*, *Tylosin D*, prezentata la punctul 3.2. Liniaritate, aplicata pe valori experimentale, avand continut cunoscut de *Tylosin* se pot regasi valorile teoretice, adica se dorește să se demonstreze că metoda analitică în globalitatea sa (prepararea probelor și analiza cromatografică) generează rezultate cât mai apropiate de valorile considerate ca fiind adevărate.

Pentru a conferi mai multă consistență procedurii, exactitatea este apreciată pe un domeniu de concentrații care reproduce domeniul valoric utilizat în metoda analitică propusă; de asemenea, la evaluarea exactității se va lua în considerare și matricea de excipienți.

Pregatirea probelor

Solutie stoc - 400 ppm:

Intr-un balon cotat de clasa de precizie A, de 100 ml se aduc 80 mg de *Tilodem 50* - pulbere hidrosolubila, se dizolva și se completeaza la semn cu *Solvent de probe*.

Solutie exactitate 1 - 160 ppm:

4 ml din *Solutia stoc* se aduc intr-un balon cotat de clasa de precizie A, de 10 ml și se completeaza la semn cu *Solvent de probe*.

Solutie exactitate 2 - 180 ppm:

4,5 ml din *Solutia stoc* se aduc intr-un balon cotat de clasa de precizie A, de 10 ml și se completeaza la semn cu *Solvent de probe*.

Solutie exactitate 3 - 200 ppm:

5 ml din *Solutia stoc* se aduc intr-un balon cotat de clasa de precizie A, de 10 ml și se completeaza la semn cu *Solvent de probe*.

Solutie exactitate 4 - 220 ppm:

5,5 ml din *Solutia stoc* se aduc intr-un balon cotat de clasa de precizie A, de 10 ml și se completeaza la semn cu *Solvent de probe*.

Solutie exactitate 5 - 240 ppm:

6 ml din *Solutia stoc* se aduc intr-un balon cotat de clasa de precizie A, de 10 ml și se completeaza la semn cu *Solvent de probe*.

Mod de lucru

Se injecteaza de trei ori, fiecare din *solutiile de exactitate (1-5)* preparate mai sus in ordinea cresterii concentratiei.

In cromatogramele obtinute pentru fiecare solutie analizata, se integreaza picurile corespunzatoare *Tylosinului A, B, C, D*, se calculeaza valoarea medie, abaterea standard si abaterea relativă standard (%).

Se calculeaza randamentul de regasire R pentru fiecare solutie de exactitate utilizand relatia:

$$R(\%) = \frac{C_{exp}}{C_{teor}} * 100$$

Se exprima procentual raportul intre cantitatea de analit C_{exp} determinata in baza relatiei precedente si valoarea nominala (teoretica).

Se va prezenta grafic relatia dintre valorile experimentale (C_{exp}) si valorile teoretice corespunzatoare analitului considerat.

Conditii de admisibilitate

Randamentul de regasire pentru *Tylosin A, Tylosin B, Tylosin C, Tylosin D*, trebuie sa varieze in intervalul 95,0-105,0% pe tot domeniul de concentratii investigat.

REZULTATE SI CONCLUZII

In Tabelul 11 sunt prezentate randamentele de regasire pentru *Tylosin A, Tylosin B, Tylosin C, Tylosin D*, calculate in cazul celor patru *Solutii de exactitate*.

In Tabelul 12 sunt prezentate rezultatele pentru randamentul de regasire R in cazul celor patru solutii de exactitate injectate.

Tabelul 11

Randamentele de regasire pentru *Tylosin A*, *Tylosin B*, *Tylosin C*, *Tylosin D*, calculate in cazul celor patru Solutii de exactitate

Calculul randamentului de regasire pentru cele patru solutii de exactitate			
160 ppm - valori teoretice - arii			
Tylosin C 91,4	Tylosin B 82,5	Tylosin D 213,9	Tylosin A 3015,2
160 ppm valori experimentale - arii			
Tylosin C 91,6	Tylosin B 82,2	Tylosin D 213,4	Tylosin A 2985,2
Randament de regasire - 160 ppm			
Tylosin C 99,9	Tylosin B 100,3	Tylosin D 100,3	Tylosin A 101,0
180 ppm - valori teoretice - arii			
Tylosin C 102,1	Tylosin B 91,8	Tylosin D 239,0	Tylosin A 3343,9
180 ppm valori experimentale - arii			
Tylosin C 103,0	Tylosin B 92,5	Tylosin D 240,1	Tylosin A 3358,3
Randament de regasire - 180 ppm			
Tylosin C 99,1	Tylosin B 99,3	Tylosin D 99,5	Tylosin A 99,6
220 ppm - valori teoretice - arii			
Tylosin C 127,0	Tylosin B 115,5	Tylosin D 295,6	Tylosin A 4122,2
220 ppm valori experimentale - arii			
Tylosin C 125,9	Tylosin B 113,1	Tylosin D 293,4	Tylosin A 4104,6
Randament de regasire - 220 ppm			
Tylosin C 100,9	Tylosin B 102,1	Tylosin D 100,7	Tylosin A 100,4
240 ppm - valori teoretice - arii			
Tylosin C 139,4	Tylosin B 129,1	Tylosin D 326,2	Tylosin A 4504,5
240 ppm valori experimentale - arii			
Tylosin C 139,4	Tylosin B 129,1	Tylosin D 326,2	Tylosin A 4504,5
Randament de regasire - 240 ppm			
Tylosin C 101,3	Tylosin B 104,2	Tylosin D 100,8	Tylosin A 100,5

Tabelul 12

Rezultatele pentru randamentul de regasire R in cazul celor patru solutii de exactitate injectate.

Concentratia solutiei (ppm)	Randamentul de regasire (%)			
	Tylosin C	Tylosin B	Tylosin D	Tylosin A
160	99,9	100,3	100,3	101,0
180	99,1	99,3	99,5	99,6
220	100,9	102,1	100,7	100,4
240	101,3	104,2	100,8	100,5

C: Influenta temperaturii coloanei chromatografice.

D: Influenta debitului fazei mobile.

E: Influenta pH-ului componentei apoase a fazei mobile (Solventul A) asupra separarii.

3.5. Robustetea

Scopul procedurii: se urmareste sa se demonstreze ca variatiile intr-un domeniu limitat a valorilor parametrilor operationali ai metodei nu afecteaza semnificativ rezultatele. Parametrii operationali investigati pentru metoda chromatografica propusa sunt urmatorii:

A: Influenta lungimii coloanei chromatografice asupra separarii.

B: Modificarea raportului solventilor (a compositiei fazei mobile).

Pregatirea solutiilor

Solutia de testare a sistemului chromatografic:

Intr-un balon cotat de clasa de precizie A, de 10 mL, se aduc 2 mg de *Tylosin tartrat CRS* si 2 mg de *Tylosin D CRS*, se completeaza la semn cu *Solvent probe*.

A: Influenta lungimii coloanei chromatografice

In aceasta etapa s-a urmarit evaluarea influentei lungimii coloanei chromatografice asupra separarii compusilor. Sau folosit urmatoarele coloane chromatografice:

A1. Kromasil 100 end - capped octadecylsilyl silica gel for chromatography R (3,5 µm) cu dimensiunea de 150 mm

A2. Kromasil 100 end - capped octadecylsilyl silica gel for chromatography R (3,5 µm) cu dimensiunea de 250 mm.

Modul de lucru

Se pregateste sistemul chromatografic, folosind coloana din varianta **A1**.

Coloana se echilibreaza pana la obtinerea unei linii de baza stabile, apoi se injecteaza 20 µl de *Solutia de testare a sistemului chromatografic*.

Dupa inregistrarea chromatogramei se repeta operatiile si pentru varianta **A2**.

RESULTATE SI CONCLUZII

Cromatogramele obtinute sunt prezentate in Figura 12.

Suprapunerea chromatogramelor obtinute in cazul folosirii coloanei chromatografice cu dimensiunea de 250 mm (varianta **A2**) in locul coloanei chromatografice cu dimensiunea de 150 mm (varianta **A1**).

Asa cum era de asteptat, folosirea unei coloane cu dimensiunea de 250 mm, Kromasil 100 end – capped octadecylsilyl silica gel for chromatography R (3,5 µm) in locul celei indicate, de 150 mm, Kromasil 100 end – capped octadecylsilyl silica gel for chromatography R (3,5 µm), modifica timpul de retentie al compusilor in sensul cresterii acestuia, modificand si rezolutia intre Tylosin D si Tylosin A, nesemnificativ insa, asa cum se poate observa din Tabelul 13

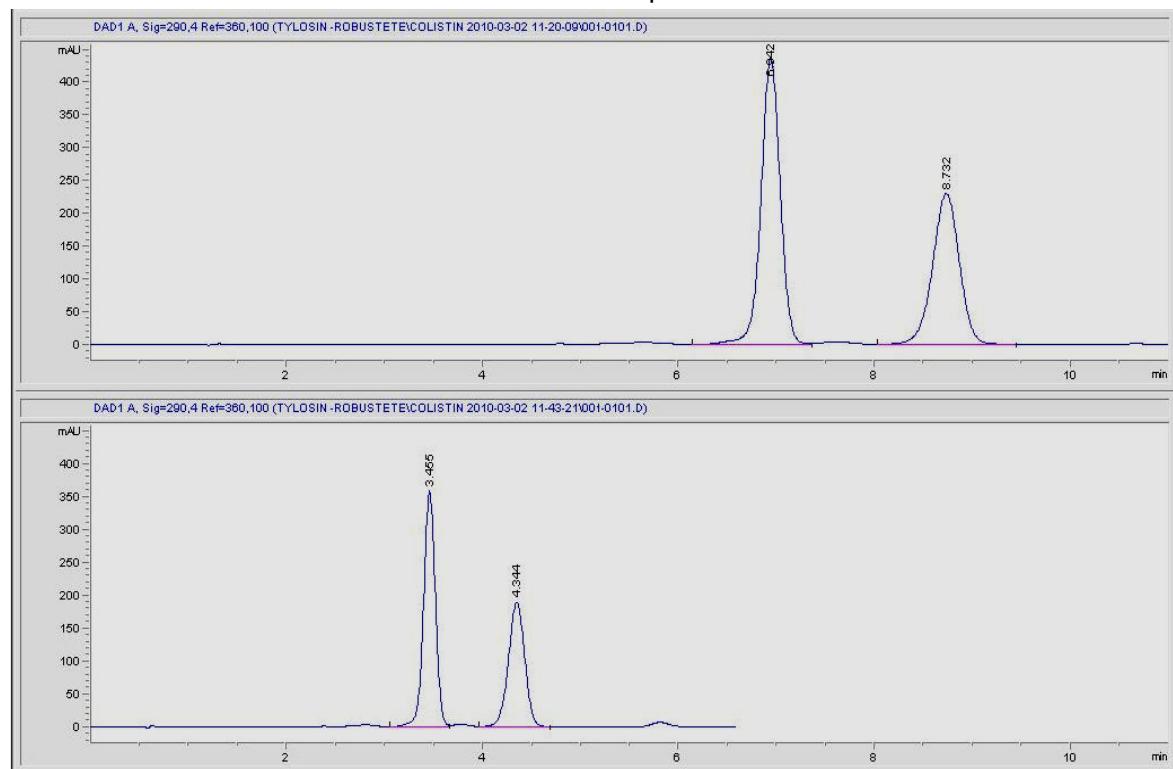


Figura 12. Suprapunerea chromatogramelor obtinute in cazul folosirii coloanei chromatografice cu dimensiunea de 250 mm (varianta A2) in locul coloanei chromatografice cu dimensiunea de 150 mm (varianta A1).

Tabelul 13

Timpi de retentie al compusilor studiați în funcție de tipul coloanei

Coloana chromatografica	Timp retentie		Rezolutie
	Tylosin D	Tylosin A	
Kromasil – C18, (3,5 µm) cu dimensiunea de 150 mm	3,46	4,34	3,48
Kromasil – C18, (3,5 µm) cu dimensiunea de 250 mm	12,04	15,18	3,97

B: Modificarea raportului solventilor fazei mobile.

Mod de lucru

In acest caz modificarea metodei s-a facut prin scaderea concentratiei de Solvent B in compositia fazei mobile, deci prin scaderea procentului de solvent organic si respectiv, in celalalt caz, prin cresterea acestuia. Se pregeateste sistemul cromatografic, se echilibreaza pana la

obtinerea unei linii de baza stabile, apoi se injecteaza 20 μ l de *Solutie test*.

Cromatogramele prezentate in figura 13 reprezinta:

1. Cromatograma obtinuta folosind metoda propusa initial (40 : 60);
2. Cromatograma obtinuta dupa modificarea raportului solventilor (42 : 58);
3. Cromatograma obtinuta dupa modificarea raportului solventilor (39 : 61);

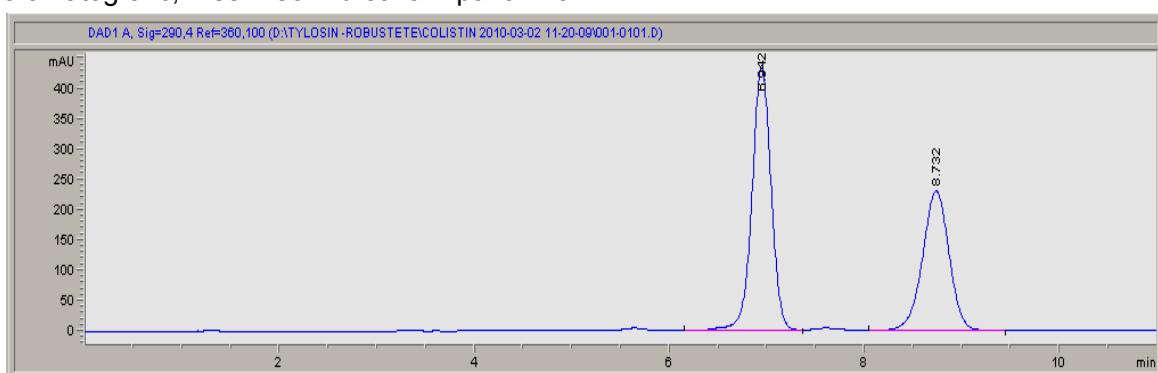


Figura 13.1. Cromatograma obtinuta folosind metoda propusa initial (40 : 60)

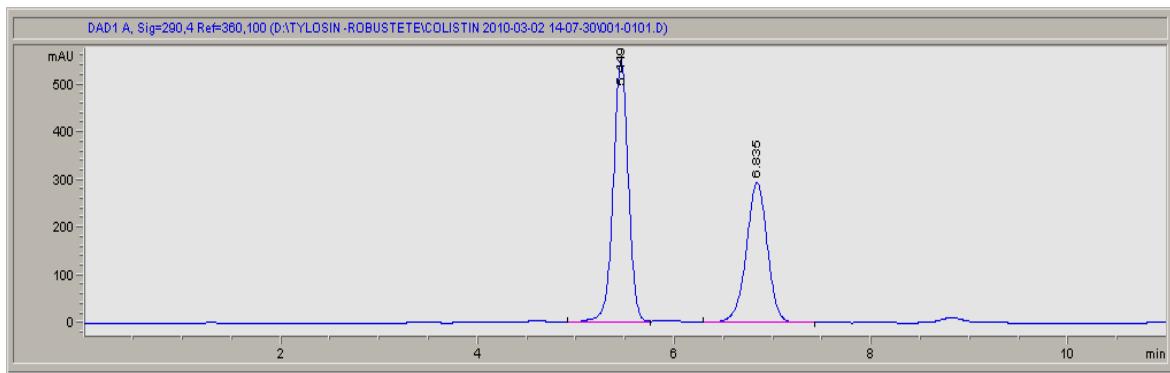


Figura 13.2. Cromatograma obtinuta dupa modificarea raportului solventilor (42 : 58)

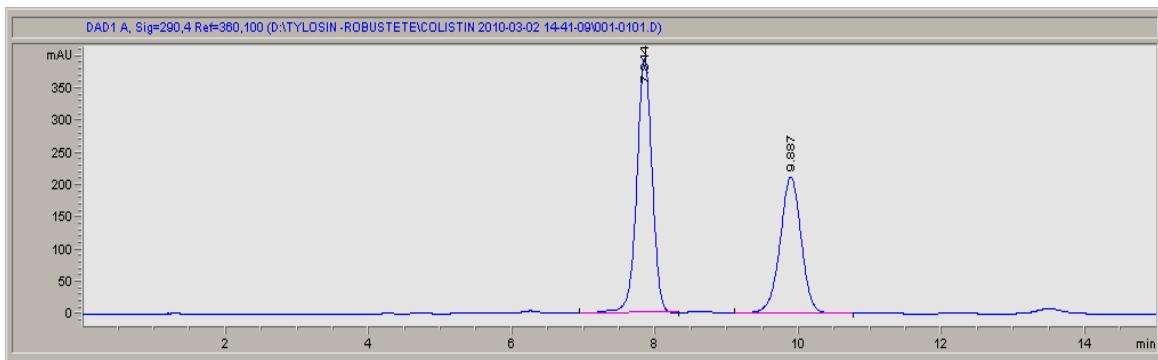


Figura 13.3. Cromatograma obtinuta dupa modificarea raportului solventilor (39 : 61);

RESULTATE SI CONCLUZII

Modificarile aduse metodei chromatografice prezentate initial, au dus la o scadere a timpului de retentie al celor doi compusi (in ordinea de elutie: Tylosin D, Tylosin A), dar si la o scadere a rezolutiei

intre acestia, in cazul scaderii procentului de solvent apos din faza mobila, respectiv la cresterea timpului de retentie, dar si a rezolutiei, in cazul scaderii concentratiei de solvent organic din faza mobila, asa cum rezulta din Tabelul 14:

Tabel 14
Timpii de retentie al compusilor

Raport al solventilor	Timp retentie		Rezolutie
	Tylosin D	Tylosin A	
Solvent A : Solvent B (40:60)	6,94	8,73	4,32
Solvent A : Solvent B (42:58)	5,45	6,84	4,21
Solvent A : Solvent B (39:61)	7,84	9,89	4,53

C: Influenta temperaturii coloanei chromatografice.

Mod de lucru

La metoda propusa initial, se modifica temperatura cu 5°C, toti ceilalți parametrii ai metodei ramanand neschimbati.

Temperatura coloanei chromatografice este în acest caz de 40°C.

Se pregătește sistemul chromatografic, se echilibrează pana la obținerea unei linii de baza stabilă, apoi se injectează 20 µl de *Solutie de testare a sistemului chromatografic*.

Cromatogramele obținute cu temperatura coloanei chromatografice de 35°C, respectiv la 40°C sunt prezentate în figura 14.

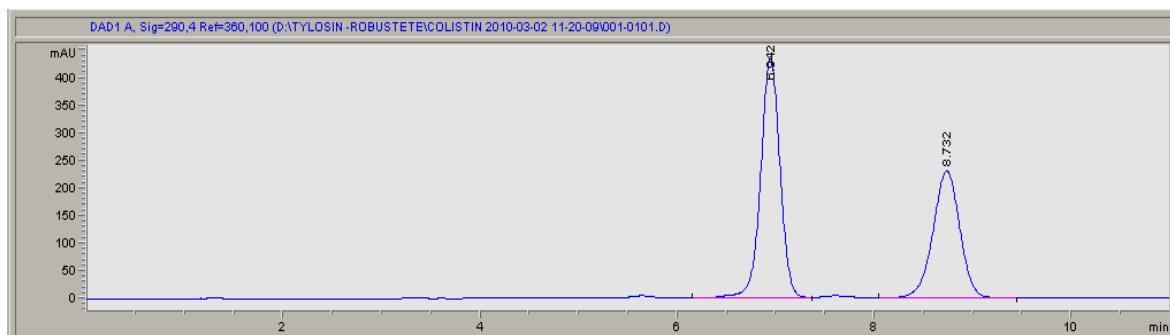


Figura 14.1. Temperatura coloanei chromatografice 35°

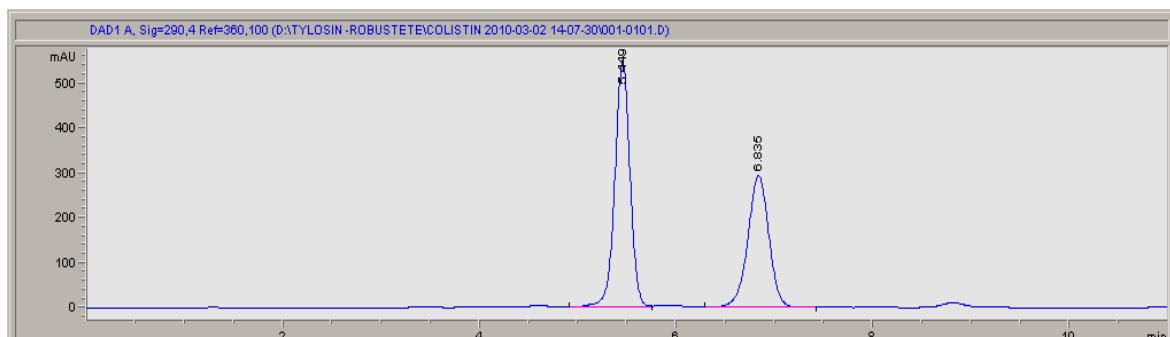


Figura 14.2. Temperatura coloanei chromatografice 40°

In Tabelul 15 este prezentata dependenta timpilor de retentie si modul in care se modifica rezolutia daca temperatura coloanei chromatografice este modificata cu 5°C (de la 35°C la 40°C).

odata cu cresterea temperaturii, fara modificararea semnificativa ai celorlalți parametrii ai separarii chromatografice.

D: Influenta debitului fazei mobile

Modificarea metodei chromatografice prin schimbarea debitului fazei mobile, toti ceilalți parametrii ramanand neschimbati, duce asa cum era de asteptat la modificarea timpilor de retentie al compusilor, fara a fi modificata semnificativ rezolutia.

Daca debitul fazei mobile creste cu 50%, timpul de retentie scade, asa cu era de asteptat cu aproximativ 50%, dupa cum se poate observa din chromatogramele de mai jos.

RESULTATE SI CONCLUZII

Aşa cum era de asteptat timpul de retentie al celor doi compusi (*Tylosin A*, *Tylosin D*) se modifica, respectiv, scade

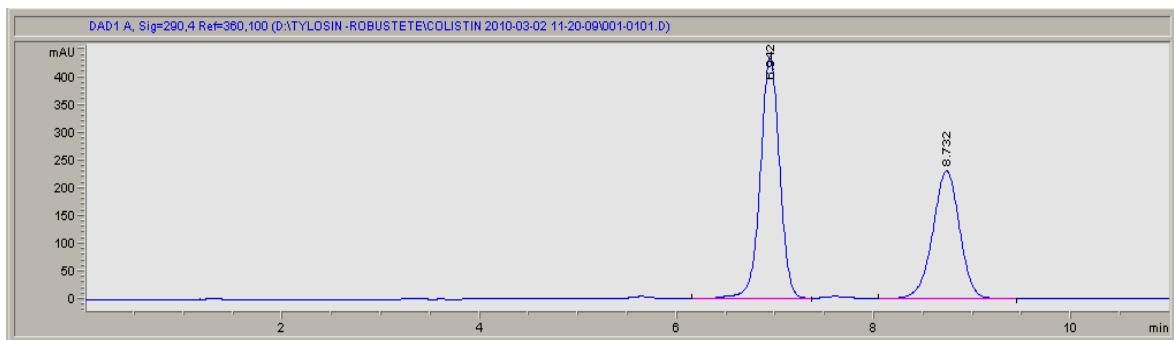


Figura 15. Cromatograma obtinuta fara ca debitul fazei mobile sa fie modificat

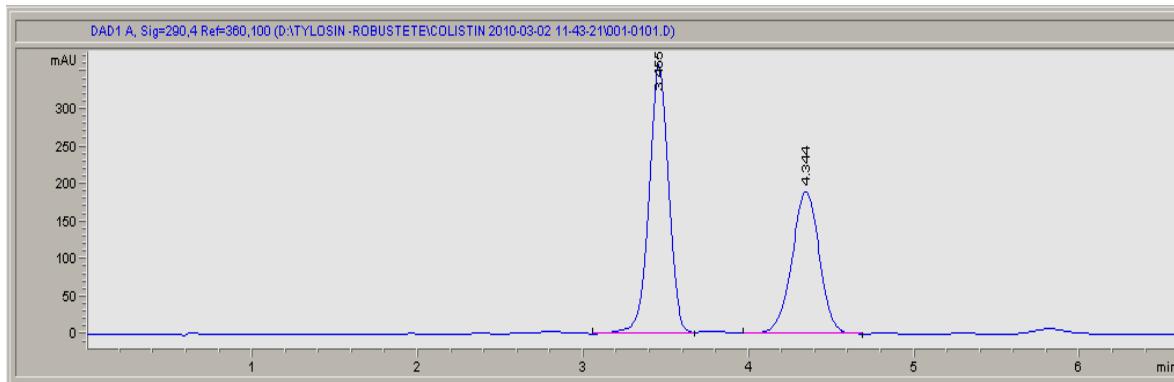


Figura 16. Cromatograma obtinuta dupa modificararea debitului fazei mobile

In Tabelul 16 este prezentata dependenta timpului de retentie de debitul fazei mobile si evolutia rezolutiei intre cele doua peak-uri cromatografice de *Tylosin D* si *Tylosin A*.

Tabelul 16

Dependenta timpului de retentie de debitul fazei mobile si evolutia rezolutiei intre cele doua picuri

Debit faza mobila (mL/min)	Timp retentie		Rezolutie
	Tylosin D	Tylosin A	
1	6,9	8,7	4,3
2	3,5	4,3	3,5

Rezultate si concluzii

Timpul de retentie al celor doi compusi (*Tylosin A*, *Tylosin D*) se modifica, cu modificarea, dar nesemnificativa, a rezolutiei cromatografice in cazul in care debitul fazei mobile este modificat.

F: Influenta pH-ului componentei apoase (Solventului A) al fazei mobile

Modificarea pH-ului componentei apoase a fazei mobile duce la o deplasare semnificativa a timpilor de retentie ai celor doi compusi dar si la o modificare a rezolutiei cromatografice.

Prin modificarea pH-ului componentei apoase a fazei mobile de la 2,5 la 3,5 s-au obtinut urmatoarele date experimentale.

Cromatogramele si raportul de integrare obtinut in urma modificarii pH-ului

componentei apoase sunt prezentate in continuare.

Cromatograma obtinuta in urma injectarii *Solutie de testare a sistemului chromatografic* in conditiile in care componentul apos al fazei mobile are pH 2,5 este prezentata in figura 17.

Cromatograma obtinuta in urma injectarii *Solutie de testare a sistemului chromatografic* in conditiile in care componentul apos al fazei mobile are pH 3,5 este prezentata in figura 18.

In Tabelul 17 este prezentata dependenta timpilor de retentie si a rezolutiei de pH-ul componentei apoase a fazei mobile (Solventul A).

Tabelul 17
Dependenta timpilor de retentie si a rezolutiei de pH-ul componentei apoase a fazei mobile

pH (Solvent A)	Timp retentie		Rezolutie
	Tylosin D	Tylosin A	
2,5	6,9	8,7	4,3
3,5	6,3	7,9	3,6

Rezultate si concluzii

Daca la metoda propusa initial se pastreaza toti parametrii neschimbuti, mai putin pH-ul componentei apoase a fazei mobile (pH-ul solventului A), timpii de retentie ai celor doi compusi (*Tylosin A* si *Tylosin D*) se schimba, modificandu-se si rezolutia intre acestia, asa cum rezulta din tabelul nr.:17.

3.6. Stabilitatea solutiilor

Scopul procedurii: se urmareste viteza de degradare a substantei active din solutiile preparate, adica modul in care injectarea, dupa o anumita perioada de timp a acestora, poate influenta rezultatele analizelor.

Studiul stabilitatii solutiilor s-a facut prin injectarea **Solutiei de referinta (a)** (vezi selectivitate) la un interval de aproximativ luna.

Rezultatele obtinute sunt prezentate in Tabelul 18

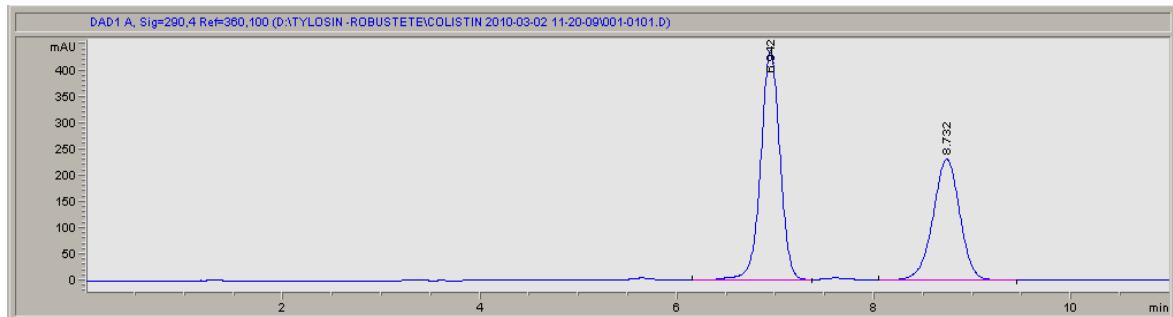


Figura 17. Cromatograma obtinuta in urma injectarii **Solutie de testare a sistemului chromatografic** in conditiile in care componentul apos al fazei mobile are pH 2,5

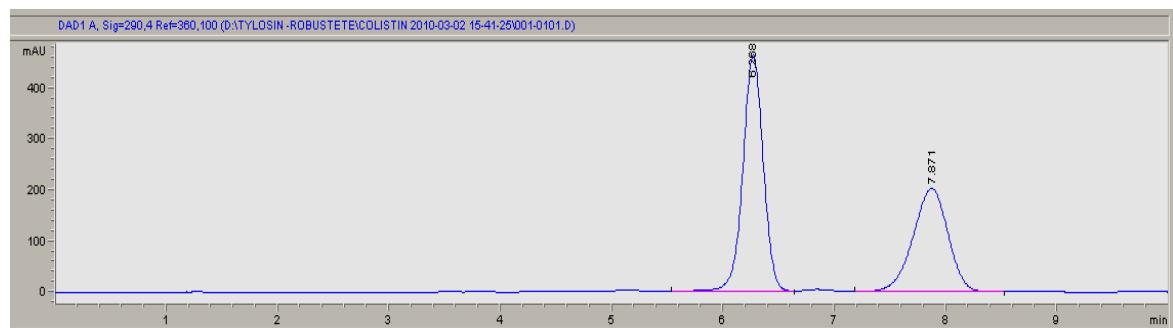


Figura 18 Cromatograma obtinuta in urma injectarii **Solutie de testare a sistemului chromatografic** in conditiile in care componentul apos al fazei mobile are pH 3,5

Tabelul 18

Viteza de degradare a substantei active din solutiile preparate

Solutie 240 ppm	Arie Tylosin C	Arie Tylosin B	Arie Tylosin D	Arie Tylosin A	Procent de regasire				
	To	139,7	128,4	323,8	4510,8	Tylosin C	Tylosin B	Tylosin D	Tylosin A
1 luna	279,4	124,2	305,7	4497,4	200,0	96,7	94,4	99,7	

REZULTATE SI CONCLUZII

Din datele experimentale rezulta ca solutiile pastrate la +5°C in absenta luminii (la frigider) si **Tylosinul A, Tylosinul B si Tylosinul D** sunt stabile in solutie.

Chiar si dupa o luna ariile de **Tylosin A, Tylosin B si Tylosin D** sunt neschimbate.

Se observa insa o dublare a ariei de **Tylosin C**. Din practica, s-a constat, ca standardele pot fi injectate si dupa cateva zile (3-4 zile), ariile acestora fiind modificate nesemnificativ si prin urmare rezultatele nefiind influente (RSD < 2%).

CONCLUZII FINALE

- Metoda analitica propusa pentru identificarea si dozarea substantei active din produsul **Tilodem 50 pulbere**

hidrosolubila, indeplineste toate conditiile necesare si poate fi folosita in scopurile propuse.

- S-a demonstrat ca aceasta metoda poate fi folosita si pentru produsul finit, deoarece metoda prezinta selectivitate fata de excipientii prezenti in **Tilodem 50 pulbere hidrosolubila**.

BIBLIOGRAFIE

- European Pharmacopoeia, Ed. 6.0;
- ICH-Q2A - Text on Validation of Analytical Procedure
- ICH-Q2B - Validation of Analytical Procedure: Methodology
- CPMP / ICH /381 / ICH Q(R1)