



Manufactured by Hyphen BioMed.

# BIOPHEN HEPARIN ON SYSMEX CA 7000



## Adaptation of BIOPHEN HEPARIN ON SYSMEX CA 7000

### 1. Reconstitution of the BIOPHEN Heparin 6 reagent, (Reference A221006)

Chromogenic determination of the Anti-Xa activity of LMWH, UFH, and Orgaran.

	NAME	Reconstitution	Stability	Stabilization in T°
R1	SXa-11 Substrate	7.5 ml of distilled water (*)	3 months at 2-8°C ** 7 days at room T° Do not freeze	30 mn <i>on board</i> before any use(***)
R2	Factor Xa	7.5 ml of distilled water (*)	3 months at 2-8°C ** 7 days at room T° Do not freeze	30 mn <i>on board</i> before any use (***)
Diluent	Physiological Saline		24 hours <i>on board</i>	

### 2. Reconstitution of the BIOPHEN Heparin 3 reagent, (Reference A221003)

Chromogenic determination of the Anti-Xa activity of LMWH, UFH, and Orgaran.

	NAME	Reconstitution	Stability	Stabilization in T°
R1	SXa-11 Substrate	3.75 ml of distilled water (*)	3 months at 2-8°C ** 7 days at room T° Do not freeze	30 mn <i>on board</i> before any use(***)
R2	Factor Xa	3.75 ml of distilled water (*)	3 months at 2-8°C ** 7 days at room T° Do not freeze	30 mn <i>on board</i> before any use (***)
Diluent	Physiological Saline		24 hours <i>on board</i>	

Recommendations for reconstitution:

**Reconstitution (\*):** Reconstitute each vial with distilled water. Shake thoroughly (vortex). Let to homogenize for 30 minutes at room temperature (18-25 °C), while shaking the vial from time to time (vortex), until complete dissolution of the content. Check the absence of any solid at the bottom of the vial.

In current practice, in order to allow a good standardization, reconstitute these two reagents the evening before and put them at 2°-8°C following the 30 minutes at room temperature.

**Note: In all cases, before use, check the absence of solids at the bottom of the vial, which confirms that dissolution is complete. If necessary, incubate for 1 hour at RT or better at 37°C, while shaking (vortex) from time to time. If required, then additionally incubate overnight at RT.**

**Storage of reagents: (\*\*)** Stability indicated are validated provided any evaporation or contamination of reconstituted reagents avoided. They must be adjusted according to the actual laboratory working conditions

Take care of putting up the specific caps back on the bottles before storing them at 2°-8° C, and of strictly respecting the temperature stabilization time of 30 minutes before using the reagents on the automate.

If the reagents are kept on the automate board 24H/24H, take care to limit as much as possible any evaporation of the reagents by using a chimney or mini-reducer.

**Stabilization of reagents: (\*\*\*)** It is necessary to let the substrate and the Factor Xa temperature to stabilize for at least 30 minutes on the automate before any use. A too low temperature of the reagents can induce an over-estimation. Conversely a too high temperature leads to an under evaluation of heparin.

**Homogenize the reagents before each use.**

Any reagent of biological origin must be handled with all the required cautions, as being potentially infectious.

**Do not interchange the reagents from different lots.**

**If necessary use microcups when running the assay, to improve management of the reagents volumes by the automate**

### 3. Determination of Heparins UFH and/or LMWH.

NAME	Reconstitution	Stability	Stabilization in T°
Calibration Biophen Heparin Calibrator (réf A222001)	1 ml of distilled water (*)	7 days at 2-8°C 48 hours at room T° Do not freeze	30 minutes <i>on board</i> before any use (**)
Quality controls Biophen UFH Control (réf A223101) Biophen LMWH Control (réf A223001)	1 ml of distilled water (*)	7 days at 2-8°C 48 hours at room T° Do not freeze	30 minutes <i>on board</i> before any use (**)

### 4. Determination of Orgaran:

The determination of Orgaran requires its own configuration of the CA 7000. This one differs from the configuration used for the *determination* of UFH/LMWH only by the denomination of calibrators and controls.

NAME	Reconstitution	Stability	Stabilization in T°
Calibration Biophen Orgaran® Calibrator (réf A222201)	1 ml of distilled water (*)	7 days at room T° 48 hours at room T°	30 minutes <i>on board</i> before any use (**)
Quality controls Biophen Orgaran® Control (réf A223501)	1 ml of distilled water (*)	7 days at room T° 48 hours at room T°	30 minutes <i>on board</i> before any use (**)

#### Reconstitution:

(\*) After reconstitution of calibrators or controls with distilled water, let them to stabilize for 30 minutes at room temperature. It is better to reconstitute calibrators the very day of calibration.

### Conservation of reagents:

(\*\*) Take care of strictly respecting the 30 minutes temperature stabilization time for *calibrators* and *controls* at room temperature, then the 30 minutes on the automate, particularly if they were stored at + 2°-8°C. Homogenize before each use.

**Nota:** For lyophilized calibrators and controls, following reconstitution with distilled water, let the reagent to stabilize 30 minutes at room temperature. It is recommended to run the calibration curve with a freshly reconstituted calibrator. It is necessary to let the reagent temperature to stabilize for at least 30 minutes onto the automate before any use. Take care avoiding any contamination or evaporation of the reagents. Stability can be adjusted according to the exact use conditions.

**Homogeneize before each use.**

**Do not freeze calibrators and quality control plasmas.**

**A new calibration curve must be carried out for each new batch of reagents, after each important maintenance of the instrument, or when measured values for controls are out of the acceptance range for the method (after checking all other parameters for the system).**

**Performances may present slight variations according to the instrument used. Validate the expected values in the laboratory working conditions.**

**Check the validity of the series by including quality control plasmas at different levels in each one.**

**Quality controls must be run regularly, and for each new batch of reagents, after an important maintenance of the instrument, or if measured values are not in compliance with the one expected for the method.**

### **5. Results:**

- The calibration curve is of the Log (absorbance) - Lin (concentration) type.
- The values obtained for the patients and controls are directly calculated from the calibration curve.
- The results are expressed in IU/ml.
- When Heparin or Orgaran concentrations are out of the working range, assayed plasma must be diluted in normal plasma, appropriately prepared and platelet poor, in order to keep a sufficient concentration of AT III.
- In presence of low AT III concentrations, as it can be the case in young children, an exogenous source of AT III is necessary, in order to correctly measure the heparin concentration.

**Nota:** Biophen Heparin reagents are developed for measuring homogeneously Unfractionated heparin (UFH) and Low Molecular Weight Heparin (LMWH), using the same calibration curve.

The superimposition conditions are susceptible to slightly vary according to the combination of reagents and lots used, and the technical characteristics and specific adjustment of each apparatus.

Therefore, this superimposition has to be verified and validated in the exact laboratory working conditions and for each machine, by establishing the calibration curve using Biophen Heparin calibrators (LMWH, ref A222001), and by assaying the homogeneous system of associated Biophen UFH calibrators (ref A222301), UFH control plasmas (ref A223101), and LMWH control plasmas at high and low levels (ref A223001, A223701).

The linearity (r<sup>2</sup>) is expected to be ≥0.98 for the calibration curve.

Controls must be measured in compliance.

Measured values for calibrators are acceptable when:

Measured value = target value  $\pm 0.10$  IU/ml for levels  $\leq 0.50$  IU/ml (better  $\pm 0.05$  IU/ml)  
Measured value = target value  $\pm 0.15$  IU/ml for levels  $> 0.5$  IU/ml (better 90-110% of the target value, or  $\pm 0.10$  IU/ml for levels between 0.5 and 1.0 IU/ml)

Should the superimposition not be obtained, a separate calibration curve must be used for each type of heparin, and validated by assaying the homogeneous quality control system (controls measured in compliance and close to the assigned target value).

The calibration curve is validated when linearity ( $r^2$ ), as well as measured control values, are in compliance.

A new calibration curve must be carried out for each new batch of reagents, after each important maintenance of the instrument, or when measured values for controls are out of the acceptance range for the method (after checking all other parameters for the system).

Performances may present slight variations according to the instrument used. Validate the expected values in the laboratory working conditions. Performances, as well as values for each new lot of quality controls used, must then be confirmed (and adjusted if necessary) in the laboratory working conditions.

**Nota:** The 3 months stability at 2-8°C and the 7 days stability at room temperature (18-25°C) claimed are validated on reconstituted vials kept closed, protected from any evaporation or contamination.

For your information, stability data on STAR board tested in our laboratory working conditions are:

-7 days for reconstituted vials loaded on STAR during working time, using mini reducers or chimneys then closed and stored at 2-8 °C overnight.

-5 days for reconstituted vials left loaded continuously on STAR.

Stabilities of reagents on each automate must be controlled, adjusted and validated under each exact laboratory working conditions.

## Instrument setting for Sysmax CA 7000

### Create the reagents

Go to Analysis Configuration

Then Reagent information

Create the reagents

*Example of creation for Biophen Heparin 6 reference 221006:*

ID	NAME	LOT	Code Bar	Expir	Limit Init Vol.	Limit Alert	Intern Limit	Vial
1006	Sub Hep	40702- 1		11/07	7.5 ml	1.02		GW5
1007	FXa Hep	40702- 2		11/07	7.5 ml	1.02		GW5
1008	Eau Phy	0		0	5 ml	1.02		GW5
1009	Cal 1....	40703		11/07	1 ml	0.2		Cup2

**ID** can be created with 4 numbers.

**Name:** Sub Hep or FXa Hep or eau Phy (NaCl must be in vial of 5 ml as the other reagents).

**Limit Alert:** 1.02 ml for the vial containing 5 ml and more.

**Vial** = GW5 for the vial of 5 ml or more and Cup2 for Standards and controls (vial of 1 ml).

**Go to « Protocole test » and write the following informations:**

Click on the window Set up software for the “manager program” and create the program according to: Chromogen for HEPARIN

Change the data with the data indicated on the table below

Use the program and create the name for the reagents, Calibration plasmas and control plasmas

**PROTOCOLE FOR 333 TESTS:**

System		Ready			
				Emergency	
<b>Analysis protocol</b>					
<b>Parameter : UFHLMWH Para Code 44</b>					
Sample Vol.			<b>18**</b>	$\mu$ l	
Vol. diluent	<b>NaCl</b>		<b>36**</b>	$\mu$ l	Detection method
Washing	Sans				<b>1</b>
Second dilution	No	0 $\mu$ l			7
Diluent Vol.	Without	0 $\mu$ l			8
Washing		Without			9
<b>Deficient Plasma</b>	Without	0 $\mu$ l	0 sec	Norm	
Vol Diluent	No Util.	No	0 $\mu$ l		4
Washing	Without	x0/Off/Without x0			5
<b>First Reagent</b>	<b>SUBhep</b>	<b>90<math>\mu</math>l**</b>	<b>12 sec.</b>	Norm	
Diluent Vol	Needle R A2	No	0 $\mu$ l		1
Washing	Without	x0/	Clean I	x 1	2
<b>Second Reagent</b>	<b>XaHep</b>	<b>90<math>\mu</math>l**</b>	<b>252 sec.</b>	Norm	
Diluent Vol	Needle B1	No	0 $\mu$ l		0
Washing	Without	x0/	Clean I	<b>x3</b>	Enter
<b>Third Reagent</b>	Without	0 $\mu$ l	0 sec	Norm	
Diluent Vol	No util	No	0 $\mu$ l		
Washing	Without	x0/Off/Without x0			
Detector (*)	Chromogen For AT III				
Wavelength (*)	Bas sens /405nm		Inc		
Detection setting (*)	20 sec		60 sec		
Select Tests	Test Name	Special	↑	↓	Return

(\*) For CA7000 ⇒ These informations are mentioned at the beginning of the table

**PROTOCOLE FOR 375 TESTS: (\*\*) 16 $\mu$ l sample Vol, 32  $\mu$ l Diluent Vol, 80 $\mu$ l Sub, 80 $\mu$ l Xa**

**Go to « Analysis Configuration »:**

Click on “Calcul Parameter” and complete the following table:

System		Ready analysis	HC GP		
			Emergency		

Choose “Calcul parameter”

UFHLMWH

Calculs		Parameters	Units	Number	Calc method
○	Para Calc1	UFHLMWH	U/ml	XX.XX	Log-Lin Linear regression
---	Para Calc2 (Ratio)		--	XXX.X	
---	Para Calc3 (INR)		--	XXX.X	ISI
---	Para Calc4		--	XXX.X	Lin-Lin Linear regression

### Détermination chromogénique de l'activité Anti-Xa

des HBPM, des HNF, de l'ORGARAN®



#### I. RECONSTITUTION DU REACTIF, BIOPHEN HEPARIN 6 (Réf : A221006)

Les deux réactifs, substrat chromogène et Facteur Xa, contenus dans le coffret BIOPHEN Heparin seront utilisés avec la même reconstitution, pour le dosage des HNF/HBPM (cf. chapitre II) et/ou celui de l'Orgaran (cf. chapitre III). En revanche, on utilisera une gamme de calibration et une configuration spécifiques à chaque type d'antithrombotique.

	Nom	Reconstitution (*)	Stabilité (**)	Stabilisation en T° (***)
R1	SUBSTRAT SXa - 11	7.5 ml d'eau distillée	3 mois à 2°-8°C 7 jours à T° ambiante ne pas congeler	30 minutes avant toute utilisation
R2	FACTEUR Xa	7.5 ml d'eau distillée	3 mois à 2°-8°C 7 jours à T° ambiante ne pas congeler	30 minutes avant toute utilisation
Diluant	Sérum Physiologique		24 heures à bord	

#### II. RECONSTITUTION DU REACTIF, BIOPHEN HEPARIN 3 (Réf : A221003)

	Nom	Reconstitution (*)	Stabilité (**)	Stabilisation en T° (***)
R1	SUBSTRAT SXa - 11	3.75 ml d'eau distillée	3 mois à 2-8°C 7 jours à T° ambiante ne pas congeler	30 minutes avant toute utilisation
R2	FACTEUR Xa	3.75 ml d'eau distillée	3 mois à 2-8°C 7 jours à T° ambiante ne pas congeler	30 minutes avant toute utilisation
Diluant	Sérum Physiologique		24 heures à bord	

#### Recommandation pour la reconstitution des réactifs

\*Bien agiter lors de la reconstitution (vortex). Laisser stabiliser la solution à température ambiante (18-25°C) pendant 30 minutes, en agitant de temps en temps (vortex), jusqu'à dissolution complète. Vérifier l'absence de dépôt sur le fond du flacon.

En pratique courante, afin de permettre une bonne standardisation, reconstituer ces deux réactifs la veille au soir et les mettre à 2-8°C après les 30 minutes à température ambiante.

Nota : vérifier la dissolution totale du substrat avant toute utilisation (absence de dépôt). Si nécessaire, incuber 1 heure à TA ou mieux à 37°C en agitant régulièrement (vortex), voire laisser stabiliser 1 nuit à température ambiante.

#### Conservation des réactifs

**(\*\*)**Les durées de stabilité indiquées sont sous réserve de toute évaporation ou contamination. Elles peuvent être ajustées en fonction des conditions de travail exactes du laboratoire.

- En cas de déchargement tous les soirs des réactifs hors de l'automate, veiller à bien reboucher les flacons avant de les stocker à 2-8°C et de bien respecter le temps de stabilisation de température de 30 minutes ainsi que de bien les agiter avant de les remettre sur l'automate.

- Si le substrat et le Facteur Xa sont gardés 24H/24H à bord de l'automate, veiller à utiliser les cheminées afin d'éviter tout risque d'évaporation.

#### Stabilisation en température du réactif

**(\*\*\*)** Il est impératif de laisser la température du substrat et du Facteur Xa se stabiliser au moins 30 minutes au sein de l'automate avant toute utilisation.

**Ne pas interchanger les flacons de réactifs provenant de lots différents de BIOPHEN Heparin.**

### III. DOSAGE DES HEPARINES HNF ET/OU HBPM

Nom	Reconstitution	Stabilité	Stabilisation en T°
<b>CALIBRATION</b> Biophen Heparin Calibrator(ref A222001)	1 ml d'eau distillée*	7 jours à 2° -8°C 48 heures à T° ambiante	30 minutes à bord avant toute utilisation**
<b>CONTROLES DE QUALITE</b> Biophen HNF Control (ref A223101) Biophen HBPM Control (ref A223001)	1 ml d'eau distillée*	7 jours à 2° -8°C 48 heures à T° ambiante	30 minutes à bord avant toute utilisation**

### IV. DOSAGE DE L'ORGARAN

Le dosage de l'Orgaran nécessite sa propre configuration du CA7000 Celle-ci, ne diffère de la configuration Héparines HNF/HBPM que par la dénomination des plasmas de calibration ainsi que celle des contrôles de qualité.

Nom	Reconstitution	Stabilité	Stabilisation en T°
<b>CALIBRATION</b> Biophen Orgaran Calibrator (ref A222201)	<u>1 ml d'eau distillée*</u>	7 jours à 2° -8°C 48 heures à T° ambiante	30 minutes à bord avant toute utilisation**
<b>CONTROLES DE QUALITE</b> Biophen Orgaran Control (ref A223501)	<u>1 ml d'eau distillée*</u>	7 jours à 2° -8°C 48 heures à T° ambiante	30 minutes à bord avant toute utilisation**

## Reconstitution

(\*) Après reconstitution en eau distillée des plasmas de calibration ainsi que des contrôles de qualité, respecter un temps de stabilisation de 30 minutes à température ambiante. Il est préférable de reconstituer les plasmas de calibration le jour de la calibration.

## Conservation des réactifs

(\*\*) Veiller à bien respecter le temps de stabilisation des calibrants ainsi que celui des contrôles : 30 minutes à l'intérieur de l'automate et particulièrement s'ils ont été conservés à +2°-8°C. Homogénéiser avant chaque utilisation.

**Ne pas congeler les plasma de calibration, ni les contrôles qualité.**

**Une nouvelle courbe d'étalonnage doit être effectuée à chaque changement de lot du réactif, après toute maintenance importante de l'analyseur, et lorsque les résultats des Contrôles de Qualité ne sont pas dans les valeurs annoncées pour la méthode.**

**Chaque laboratoire peut établir son propre domaine d'acceptation, en fonction des protocoles et des instruments utilisés.**

**Il est conseillé de passer au moins un contrôle de qualité à divers niveau chaque fois qu'une série de dosages est effectuée.**

## **V. RESULTATS**

- La courbe d'étalonnage est du type Log (absorbance) - Lin (concentration).
- Les valeurs des patients et des contrôles sont directement calculées à partir de la courbe d'étalonnage et les résultats sont exprimés en UI/ml.
- Les redilutions des plasmas échantillons dont les résultats sont hors du domaine de mesure de la méthode devront être effectuées en pool de plasmas normaux déplaquettés pour maintenir un taux d'Antithrombine constant.
- Un supplément d'Antithrombine exogène peut être nécessaire pour le dosage chez le jeune enfant.

**Nota :** Le coffret Biophen Heparin est optimisé pour déterminer de façon homogène les héparines non fractionnées (HNF) ou les héparines de bas poids moléculaire (HBPM), en utilisant une courbe de calibration unique.

Les conditions de superposition sont susceptibles de varier légèrement en fonction de la combinaison des réactifs et lots utilisés, ainsi que des caractéristiques techniques et du réglage spécifique propre à chaque appareil.

Par conséquent, cette superposition doit être vérifiée et validée dans les conditions de travail exactes du laboratoire et pour chaque machine, en établissant la courbe de calibration à l'aide du Biophen Heparin calibrator (LMWH, ref A222001), et en testant le système associé des Biophen UFH calibrator (ref A222301), UFH control plasma (ref A223101), et LMWH control plasma à niveau haut et bas (ref A223001, A223701).

La linéarité ( $r^2$ ) attendue pour la courbe de calibration est  $\geq 0.98$ .

Les valeurs mesurées pour les contrôles doivent être conformes.

Les valeurs mesurées pour les calibrateurs sont acceptables lorsque :

Valeur mesurée = valeur cible  $\pm 0.10$  UI/ml pour des taux  $\leq 0.50$  IU/ml (et mieux  $\pm 0.05$  IU/ml)

Valeur mesurée = valeur cible  $\pm 0.15$  UI/ml pour des taux  $> 0.5$  IU/ml (et mieux 90-110% de la valeur cible, ou  $\pm 0.10$  UI/ml pour des taux entre 0.5 et 1.0 UI/ml)

Si la superposition ne peut être obtenue, une courbe de calibration spécifique doit être utilisée pour chaque type d'héparine dosée, et validée par la mesure des contrôles de qualité homogènes (valeur conforme, et proche de la cible déterminée).

**La gamme d'étalonnage est valide lorsque la linéarité est conforme, et que les contrôles de qualité sont mesurés conformes, dans l'intervalle de confiance défini pour le lot. Une nouvelle gamme de calibration doit être effectuée à chaque changement de lot de réactif, après chaque maintenance importante de l'analyseur, ou lorsque les contrôles de qualité ne sont pas mesurés dans l'intervalle de confiance défini, après vérification des paramètres du test.**

Nota : Les performances du test peuvent varier légèrement selon l'instrument utilisé. Vérifier les zones attendues pour les lots de réactifs et l'instrument utilisé dans les conditions de travail du laboratoire. Ces performances, ainsi que les valeurs attendues, pour chaque nouveau lot de contrôle de qualité utilisé, doivent, par conséquent, être confirmées (et ajustées si nécessaire), dans les conditions de travail exactes du laboratoire.

**Nota:** Les stabilités 3 mois à 2-8 °C et 7 jours à TA ont été obtenues sur des flacons reconstitués, conservés fermés, exempts de tout risque d'évaporation ou de contamination.

A titre d'information, nous vous fournissons les données de stabilité déterminées par notre laboratoire à bord de l'automate STA-R :

-1. Les flacons reconstitués laissés à bord de l'automate STA-R toute la journée avec des cheminées, puis fermés et stockés à 2-8 °C le soir, sont stables 7 jours ;

-2. Les flacons reconstitués laissés à bord de l'automate STA-R en continu sont stables 5 jours

Chaque laboratoire doit contrôler, ajuster et valider selon ses conditions exactes de travail, la stabilité à bord de chaque automate.

## VI. PROGRAMMATION DE L'ANALYSEUR

### Créer les réactifs

Aller dans Configuration Analyse

Puis Info réactif

Créer les réactifs

**Exemple de création pour Biophen Heparin 6 référence A221006:**

ID	NOM	LOT	Barr Code	Expir	Vol Init	Alert Limit	Intern Limit	Flacon
1006	Sub Hep	40702-1		11/07	7.5 ml	1.02		GW5
1007	FXa Hep	40702-2		11/07	7.5 ml	1.02		GW5
1008	Eau Phy	0		0	5 ml	1.02		GW5
1009	Cal 1....	40703		11/07	1 ml	0.2		Cup2

ID peut être un code à 4 chiffres.

Nom : Sub hep ou FXa Hep ou eau Phy (NaCl mettre en flacon de 5 ml comme les réactifs).

**Alert Limit** : 1.02 ml pour les flacons de 5 ml et plus.

Flacon = GW5 pour les flacons de 5 ml ou plus et Cup2 pour les calibrants et les contrôles (flacon de 1 ml).

**Aller en « Protocole test » et remplir le tableau suivant :**

Entrer dans le programme de configuration des tests, afin de créer un nouveau test, sélectionner un emplacement libre et entrer la configuration suivante pour le dosage des héparines HNF/HBPM. Il est à noter que la configuration pour le dosage de l'Orgaran est similaire hormis la dénomination des contrôles et des plasmas de calibration.

**PROTOCOLE POUR 333 TESTS PAR COFFRET**

Système		Prêt			
				Urgence	
<b>Protocole d'analyse</b>					
<b>Paramètre : HNFHBPM Para Code 44</b>					
Vol d'échant.			18**	µl	
Vol. diluant	NaCl		36**	µl	Méthode de détection
Vol lavage	Sans				1
Seconde dilution	Non Util	0µl			7
Vol. diluant	Sans	0µl			8
Vol lavage	Sans				9
<b>Plasma Déficient</b>	Sans	0 µl	0 sec	Norm	4
Vol Diluant	Non Util.	Non	0 µl		5
Rinçage	Sans	x0/Off/Sans	x0		6
<b>Premier réactif</b>	<b>SUBHep 90(**)µl 12 sec. Norm</b>				1
Vol Diluant	PointeR A2	Non	0 µl		2
Rinçage	Sans	x0	Clean I	x 1	3
<b>Second réactif</b>	<b>Xahep 90(**)µl 252 sec. Norm</b>				0
Vol Diluant	PointeR B1	Non	0µl		Enter
Rinçage	Sans	x0/	Clean I	x3	
<b>Troisième réactif</b>	Sans	0µl	0 sec	Norm	
Solution d'expulsion	Non util	Non	0µl		
Rinçage	Sans	x0/Off/Sans	x0		
Détecteur (*)	Chromogène For AT III				
Sens Long.Onde (*)	Bas sens /405nm		Inc		
Limite d'analyse (*)	20 sec		60 sec		
Select Tests	Nom Tests	Spécial	↑	↓	Retour

(\*) Sur CA7000 ⇒ ces informations sont mentionnées au début du tableau

**PROTOCOLE POUR 375 TESTS : (\*\*) 16µl échant, 32µl diluant, 80 µl Sub, 80µl Xa**

**Aller dans « Configuration d'analyses »:**

Cliquer Paramètre Calcul et remplir le tableau suivant :

System		Analyse prête	HC GP		
			urgence	Capot	

Choix Paramètres Calcul  
HNFHBPM

Calculs		Paramètres	Unité	Nombre	Méthode Calc
○	Para Calc1	HNFHBPM	U/ml	XX.XX	Log-Lin Régression Linéaire
---	Para Calc2 (Ratio)		--	XXX.X	
---	Para Calc3 (INR)		--	XXX.X	ISI
---	Para Calc4		--	XXX.X	Lin-Lin Régression Linéaire