

Laboratoire de traitement de spécimen :

ID du participant (PTID) :	Visite :	Protocole :		
Date du prélèvement :	Heure :			
Date du début de la procédure :	Heure :	Traité par :		
Réactifs/Fabricant	Numéro de lot			Date d'expiration
DMSO (Fabricant : _____)				
SVF (Fabricant : _____)				
HBSS ou autre WDR (Fabricant : _____)				
Tube de séparation cellulaire (Fabricant : _____)				
Milieu à gradient de densité (Fabricant : _____)				
	Volume en ml			
CPS	CPS	DMSO	SVF	Un jour ouvrable
Données à saisir durant le traitement				Échantillon
Type de tube d'échantillon (entourer une réponse)				NaHep/ACD/NaHep Autre : _____
État du sang (entourer une ou plusieurs réponses)				NORM/HÉMO/CAILLOTS
Volume de sang entier utilisable				ml
Méthode de numération (nom de l'instrument ou numération manuelle)				
Numération du volume de la resuspension du HBSS (V)				ml
Concentration moyenne de la numération cellulaire (C)				x 10 ⁶ cellules/ml
Nombre total de cellules (T) = C x V				x 10 ⁶ cellules
Calculer le rendement cellulaire/ml de sang entier (vérification QC)= (T/volume de sang entier utilisable)				x 10 ⁶ cellules/ml
Calculer le volume estimé de la resuspension de CPS (V1)				ml
Calculer le volume final de la resuspension en CPS (Vf), arrondi à la BAISSSE au ml complet le plus proche				ml
Calculer le nombre réel de cellules par flacon N2 = (T)/(Vf)				x 10 ⁶ cellules/flacon
Imprimer le contenu/code-barres des étiquettes QC LDMS (initiales de la personne effectuant le QC)				
Date et heure de la fin du traitement (Noter dans la partie réservée aux commentaires si le temps est en dehors des huit heures suivant le début du traitement)				heures:minutes
Imprimer le contenu/code-barres des étiquettes QC LDMS (initiales de la personne effectuant le QC)				
Nombre de tubes cryogéniques réellement congelés Remarque : doit être égal au volume de resuspension congelé pour des aliquotes de 1ml.				
Pour l'HVTN, compléter les saisies sur le LDMS, y compris la durée de congélation.				

Laboratoire de traitement de spécimen :

ID du participant (PTID) :

Transfert des tubes cryogéniques vers le congélateur de conservation	
Personne qui a transféré les tubes cryogéniques vers la boîte de conservation affectée par le LDMS	
Date (jjmmaaaa)/heure auxquelles les tubes cryogéniques ont été transférés depuis le dispositif de refroidissement lent vers la boîte de conservation. (L'échantillon doit être conservé à une température comprise entre -70/-80 °C durant le transfert)	
Examen final	
Examineur/date	

Numérations à l'hémacytomètre	Numération totale	Cellules viables	Non viables	
Carré n° 1 (cellules/mm ²)				
Carré n° 2 (cellules/mm ²)				
Carré n° 3 (cellules/mm ²)				
Carré n° 4 (cellules/mm ²)				
Numération cellulaire moyenne par carré (cellules/mm ²)				
Facteur de dilution des PBMC (1 : DF*)				
Facteur hémacytomètre pour cellules/ml	10 ⁴	10 ⁴	10 ⁴	
Concentration de la numération cellulaire (C) = (Numération cellulaire moyenne/mm ²)(DF)(10 ⁴) ; convertir à 10 ⁶ cellules/ml	x 10 ⁶ cellules/ml	x 10 ⁶ cellules/ml	x 10 ⁶ cellules/ml	
% viabilité = (cellules viables/total des cellules)(100)	Sans objet		Sans objet	Sans objet
Numérations cellulaires automatisées (10 ³ /μl=10 ⁶ /ml)	Numération d'origine			
Numération cellulaire (C) par cellules x 10 ⁶ /ml				
Facteur de dilution des PBMC (1 : DF*)				
Concentration cellulaire = (C)(DF)	x 10 ⁶ cellules/ml			

***Remarque :** facteur de dilution (DF) = (parties cellules + parties liquides de dilution)/parties cellules

Numérations cellulaires par compteur en flux Guava (10 ³ /μl=10 ⁶ /ml)	Numération d'origine			
Numération cellulaire (C) par cellules x 10 ⁶ /ml				
Total cellulaire (T) par cellules x 10 ⁶				
% viabilité				

Commentaires et écarts au protocole :