

Fiche de déclaration à l'Agence de biomédecine d'une lignée de CSEh dérivée en France
(une fiche par lignée à renvoyer à Agence de la biomédecine, direction juridique, 1 avenue du Stade de France, 93212 Saint Denis la plaine)

1. COORDONNEES DE L'ETABLISSEMENT OU DE L'ORGANISME :

Organisme demandeur : - Nom - Statut	CHU de MONTPELLIER Etablissement public de santé
Responsable de l'activité:	John De Vos & Samir Hamamah
Origine et nature des cellules : - Embryon surnuméraire - Embryon non transférable - Diagnostic préimplantatoire	<input type="checkbox"/> L.2151-5 <input checked="" type="checkbox"/> L.2141-3 <input type="checkbox"/> L.2131-4
Intitulé du protocole de recherche :	Dérivation de nouvelles lignées de cellules souches embryonnaires humaines et étude des déterminants de la pluripotence
Registre(s) sur lesquels vous avez déclaré la lignée :	
Projet(s) de recherche en France à qui vous avez cédé la lignée :	

2. CARACTERISTIQUES DE LA LIGNEE :

2.1 CODE AFFECTE A LA LIGNEE

par votre laboratoire : HD83/D17E12

par l'Agence de la biomédecine : FE07-135-L1

2.2 NOMBRE DE PASSAGES AU MOMENT DE LA DECLARATION : > 80

2.3 IDENTIFICATION DE LA PLURIPOTENCE :

Morphologie X

Congélation/décongélation X

Marqueurs de surface : SSE3 X FACS X Autre

SSEA4 X FACS X Autre

TRA-1-60 X FACS X Autre

TRA-1-81 X FACS X Autre

Marqueurs transcriptionnels : POUF5F1 X

Nanog RT ou Q-PCR ou Microarray X ou Protéine (Facs ou IHC) X

Sox2 RT ou Q-PCR ou Microarray X ou Protéine (Facs ou IHC)
 DNMT RT ou Q-PCR ou Microarray X ou Protéine (Facs ou IHC)
 TDGF RT ou Q-PCR ou Microarray X ou Protéine (Facs ou IHC)
 GDF RT ou Q-PCR ou Microarray X ou Protéine (Facs ou IHC)
 Autres : miRNA

2.4 DIFFERENCIATION DANS LES 3 FEUILLETS GERMINAUX

In Vitro : corps embryoides micorarray immunohistologie
 Présence ectoderme+endoderme+mésoderme : oui non
 Passage(s) testé(s) :

In Vivo : formation de tératomes oui non non fait
 Présence ectoderme+endoderme+mésoderme : oui non
 Si non, quels feuillets :
 Technique analyse : Histologie IHC
 Lignée de souris :
 Passage(s) testé(s) :

2.5 CARYOTYPE

Date du 1° caryotype et passage : p27
 Technique : G-banding X Autre
 Répétition à passages :
 Modifications du caryotype :
 Caryotype : 46XX

2.6 CULTURE/CONGELATION

Dérivation à partir de la masse interne X ou de l'embryon entier
 Extraction zone pellucide : oui X non
 Dissociation de la masse interne : mécanique X enzymatique
 Milieu de culture initial : KO-SR/KO-DMEM/bFGF
 Feeder des cellules initiales : oui X non cellules animales
 humaines X
 Technique de passage enzymatique : oui non X autre : passage mécanique
 uniquement

2.7 PROFIL IDENTITE (STR, SNP) oui X non (STR et HLA)