

Version 1 date : 27/01/2008 révisé 24 07 2018

Réf: MO TIV AQU

#### TRANSCRIPTION IN VITRO

## 1. Objet et domaine d'application

Transcription in vitro pour expression hétéroloque (ovocytes de xénope)

#### 2. Documents de référence

#### 3. Personne référent

C Tournaire

# **4.** Liste de diffusion et si nécessaire niveau de confidentialité BPMP

## 5. Hygiène et sécurité

Phénol









#### Danger H301+H311+H331-H314-H341-H373-H411

Manipuler le phénol sous sorbonne Porter des gants et une blouse

## 6. Contenu du mode opératoire

## Linéarisation du plasmide :

- Couper 2 à 5 µg de plasmide avec une enzyme de restriction appropriée (linéarisation du plasmide côté 3' en aval de 3'UTR Bglobin).

Rq: la digestion par enzymes FAST DIGEST (Thermo) marche très bien.

- Faire 2 extractions au phénol/chloroforme (sous sorbonne). Précipiter avec Acétate de sodium 3 M pH 5,2 (1/10° de vol) et 2 vol d'éthanol : 1h à – 20° C. Laver avec éthanol 75° . sécher le culot et reprendre dans 9,6  $\mu$ l ou 24,5  $\mu$ l d'H<sub>2</sub>O DEPC.

	Rédacteur	Vérificateur	Approbateur
Nom : Visa :	C Tournaire		



Réf : MO\_TIV\_AQU Version 1 date : 27/01/2008 révisé 24 07 2018

#### TRANSCRIPTION IN VITRO

## **Transcription:**

Préparer les mélanges réactionnels suivant (en fonction de l'échelle de transcription choisie). L'échelle  $2\mu g/40\mu L$  est généralement suffisante

	Dans 40 μl 2μg d'ADN (8,1 μl)	Dans 100 μl 5μg d'ADN (23 μl)
Tampon T3/T7 (5X)	8 μ1	20 μ1
ACUg (ATP-CTP-UTP:2,5mM-GTP0,5 mM	16 μ1	40 μ1
DTT 100 mM (PROMEGA)	2 μ1	5 μl
$(m^7G(5')ppp(5')G~cap~(BIOLABS,~25~OD/137~\mu l)$	2.4 μ1	6 μl
RNAsin 40 U/μl (PROMEGA)	1 μ1	2,5 μ1
RNA pol (T3 ou T7) 20 U/ $\mu$ l (PROMEGA)	2,5 μ1	6.25 μ1
Incuber 1H30 à 37°C		
Ajouter de la RNA polymérase:		
	0,5 μl	1 μl
Incuber 1 H à 37 °C		
Ajouter:		
RNasin	1 μ1	2,5 μl
RQ1 - Dnase (1 U/ $\mu$ l)	1,5 μl	4 μ1

Incuber 30 min à 37 °C

- Ajuster le volume à 100 µl et faire 2 phénol/chloroforme et 1 chloroforme (sous sorbonne).
- Précipiter avec acétate de Na et éthanol : 1 H à 70  $^{\circ}$ C
- Laver le culot avec de l'éthanol 75°. Sécher le culot et le reprendre dans 15 μl d'H2O-DEPC 2X
- + 1µ1 de RNasin
- On peut vérifier la qualité et la quantité des ARN obtenus sur mini-gel dénaturant..

	Rédacteur	Vérificateur	Approbateur
Nom : Visa :	C Tournaire		
VISa.			



Réf : MO\_TIV\_AQU Version 1 date : 27/01/2008 révisé 24 07 2018

## TRANSCRIPTION IN VITRO

	Rédacteur	Vérificateur	Approbateur
Nom : Visa :	C Tournaire		



## TRANSCRIPTION IN VITRO

Réf : MO\_TIV\_AQU Version 1 date : 27/01/2008 révisé 24 07 2018