

Protocole expérimental (choix des lasers, miroirs dichroïques, filtres, ouverture confocale, scan mode)												
Date:	Vos fluorophores			Excitation	Émission	Channel #1 (voltage, gain, ordre)		Channel #2 (voltage, gain, ordre)		Simultané / Séquentiel		
Objectif:												
C.A.(ouverture confocale):												
Scan size:												
Normal/ Kalman/ Cumulate:												
Échantillon	Excitation				Émission fluo						Détecteur transmise	Si scan séquentiel
	Laser	Miroir dichroïque Ex		cube	Miroir dichroïque Em		Channel #1 $\lambda < \text{dichroic Em}$		Channel #2 $\lambda > \text{dichroic Em}$		PMT trans	
		BGR	458 / 515		tourelle fluo	Std Em dichroic SDM 570/630	CFP/YFP Em dichroic DM 515	Std: 510 LP ; 505-525 BP ; 605 BP (575-630 BP) ; 660 LP Filtres pour CFP/YFP: 480-495 BP ; 535-565 BP				
	lamelle seulement (Nettoyez le microscope après usage)	n'allumer que selon besoin	position en bas (down)	position en haut (up)	position BF	miroir/ 570 / 630 enfoncé / milieu / tiré	miroir/ 515 / vide enfoncé / milieu / tiré	Filtres CH1		Filtres CH2		
	5	6		7	8		9	10	11	12	Gr.	
	Ar multilignes 458/488/515 (bleus)		458	1								
		488		1								
			515	1								
	HeNe (G) 543 (vert)	543		1								
	HeNe (R) 633 (rouge)	633		1								