

## Protocole d'imagerie au confocal FV300 (choix des lasers, miroirs dichroïques, filtres, ouverture confocale, mode de scan)

Date		Vos fluorophores	Spectre d'excitation	Spectre d'émission	À imager avec quel PMT? <i>Channel #1, Channel #2 or Virtual</i>	PMT: Voltage, gain, offset, ordre	Capture en simultané ou en séquentiel
Objectif utilisé							
C.A.(ouverture confocale)							
Scan size							
Normal/ Kalman/ Cum.							

Repère sur l'appareil:	Excitation en fluorescence			Émission en fluorescence						Lumière transmise	Ordre
	5	6	7	8	9	10	11	12	5	Si scan séquentiel, quel groupe?	
Fluorophores à imager *	Laser	Miroir dichroïque à l'excitation		toureille de cubes	Miroir dichroïque à l'émission		Channel #1 (PMT 1) $\lambda < \text{dichroic Em}$		Channel #2 (PMT 2) $\lambda > \text{dichroic Em}$		PMT trans
* L'échantillon doit être monté sur lamelle No 1 ½ ou dans un Pétri avec fond en verre de 0,17 mm		BGR	458 / 515		Std Em dichroic <b>SDM 570/630</b>	CFP/YFP Em dichroic <b>DM 515</b>	Filtres: 510 LP; 505-525 BP; 605 BP (575-630 BP); 660 LP Filtres pour CFP/YFP: 480-495 BP ; 535-565 BP				quel laser pour imager en fond clair ou en DIC
		position en bas (down)	position en haut (up)	position vide	miroir/ 570LP / 630LP enfoncé / milieu / tiré	miroir/ 515 LP / vide enfoncé / milieu / tiré	Filtre CH1-1 (up)	Filtre CH1-2 (down)	Filtre CH2-1 (right)	Filtre CH2-2 (left)	
	Ar multilignes 458/488/515 (bleus)		458	1							
			488	1							
				515	1						
	HeNe ( G ) 543 (vert)		543	1							
	HeNe ( R ) 633 (rouge)		633	1							