

**MYCOLOGIE version 2020**

Mycologie conventionnelle/ Biologie moléculaire  • = Oui	METHODE	Amiens-Picardie	Angers	Besançon	Bobigny	Bordeaux	Brest	Caen	Clermont -Ferrand	Creteil H. Mondor	Dijon	Grenoble	Lille	Limoges	Lyon	Marseille	Martinique Fort de France	Montpellier	Nancy	Nantes	Nice	Nîmes	PARIS Bichat	PARIS Cochin	PARIS Georges Pompidou	PARIS Necker	PARIS Pitié-Salpêtrière	PARIS St Louis	Poitiers	Reims	Rennes	Rouen	St Etienne	Strasbourg	Toulouse	Tours			
		Identification espèce souche filamenteuse * Spectrométrie masse	Morphologie culture	•	•	•	•*	•*	•	•*	•	•*	•	•	•	•	•	•*	•*	•	•	•	•*	•	•	•	•	•*	•	•	•	•*	•*	•	•	•	•	•	•
<i>Dermatophytes</i>	PCR															•																							
<i>Aspergillus</i>		•		•	•	•			•	•	•	•	•				•						•			•	•	•	•							•	•		
<i>Fusarium</i>												•					•			•																	•		
<i>Histoplasma</i>																	•																				•		
<i>Mucorales</i>					•		•			•	•	•		•			•				•						•	•	•							•	•		
Identification espèce souche levure	Spectrométrie de masse	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•
<i>Candida</i> spp.	PCR *T2MR												•*			•										•													
<i>Coccidioides</i> spp.	PCR																											•											
<i>Cryptococcus neoformans</i>	PCR															•																							
	Sérotype	Centre National de Référence Mycoses Invasives et Antifongiques (CNRMA)																																					
<i>Malassezia</i>	PCR															•																							
Panfongique	PCR			•				•	•	•	•		•		•	•			•	•		•	•		•											•	•		
Identification SOUCHE / séquençage	Levures Filamenteux		•	•	•	•	•	•	•	•	•		•	•	•	•			•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	
	Mycoses invasives rares	CNRMA																																					
<i>Aspergillus</i>	Génotypage															•																							
<i>Candida glabrata</i>																•																							
<i>Candida albicans</i>																•																							
<i>Candida parapsilosis</i>																•																							

**MYCOLOGIE version 2020**

Mycologie conventionnelle/ Biologie moléculaire  • = Oui	METHODE	Amiens-Picardie	Angers	Besançon	Bobigny	Bordeaux	Brest	Caen	Clermont -Ferrand	Creteil H. Mondor	Dijon	Grenoble	Lille	Limoges	Lyon	Marseille	Martinique Fort de France	Montpellier - Nimes	Nancy	Nantes	Nice	Nîmes	PARIS Bichat	PARIS Cochin	PARIS Georges Pompidou	PARIS Necker	PARIS Pitié-Salpêtrière	PARIS St Louis	Poitiers	Reims	Rennes	Rouen	St Etienne	Strasbourg	Toulouse	Tours		
		<b>Sensibilité aux antifongiques Levures</b>	E = E test A=ATB fungus S= Sensititre Yeast one	S	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	S	E	E	S	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	A	E
<b>Sensibilité aux antifongiques Filamenteux</b>	E = E test S= Sensititre Yeast one	S	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	E	
<b>A. fumigatus</b> résistant aux azolés	Recherche de mutation <i>cyp51A</i> PCR/séquençage (souche)																										•											
	PCR <i>A. fumigatus</i> TR <sub>34</sub> /L98H (prélèvements cliniques)					•																																
<b>Souches résistantes mycoses invasives CMI / EUCAST Mutations gènes cibles</b>		CNRMA																																				
<b>Pneumocystis jirovecii</b> Fréquences très variables hebdomadaire à chaque jour	ED coloration	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	
	IFI			•					•				•				•						•	•	•	•	•	•										
	PCR	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•		•	•	•	•	•				•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•	•