



Catalogue des analyses

Version en ligne et manuel de prélèvement disponibles sur :
<https://www.pasteur-cayenne.fr/lbmprescripteurs/>

Coordonnées / Contacts				
<u>Adresse</u>				
23 avenue Pasteur, BP 6010, 97300 Cayenne Cedex				Tel : 05.94.29.26.00
<u>Horaires d'ouverture au public</u>				
Accueil : Lundi - Vendredi : 7h00 à 14h00				
Laboratoire de la Tuberculose et des Mycobactéries (IPG-LTM)	Biologiste	Dr Valérie LALANDE	valerie.lalande@pasteur.fr	Tel : 05.94.29.26.02
			ltm@pasteur-cayenne.fr	
Laboratoire de parasitologie (IPG-PAR)	Biologiste	Mme Lise MUSSET	lise.musset@pasteur.fr	Tel : 05.94.29.68.40
	Resp. adjoint	Mme Yassamine LAZREK	ylazrek@pasteur-cayenne.fr	Tel : 05.94.29.26.12
Laboratoire de virologie (IPG-VIR)	Biologistes	Dr Dominique ROUSSET	dominique.rousset@pasteur.fr	Tel : 05.94.29.26.09
	Resp. adjoint	Mr Antoine ENFISSI	antoine.enfissi@pasteur.fr	Tel : 05.94.29.51.13
	Resp. adjoint	Mme Anne LAVERGNE	anne.lavergne@pasteur.fr	Tel : 05.94.29.58.01
Laboratoire des Interactions Virus-Hôtes (IPG-IVH)	Resp. Génotyp	Mme Anne LAVERGNE	anne.lavergne@pasteur.fr	Tel : 05.94.29.58.01
	Resp. adj. Gér	Mme Edith DARCISSAC	edarcissac@pasteur-cayenne.fr	Tel : 05.94.29.26.05
Légende				
G	Tube sec avec gel séparateur	Cit	Tube citraté	
A	Tube sec sans gel séparateur avec activateur de coagulation	H	Tube hépariné	
E	Tube EDTA	T/P	Tube vissé conique stérile ou pot vissé stérile	
TA : Température Ambiante (15 - 25°C, soit pièce climatisée ou sacoche de transport avec pack réfrigérant)				
TLJO : Tous Les Jours Ouvrables				

Analyses	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations Fiches de renseignements disponibles sur le site internet https://www.pasteur-guyenne.fr/	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (jours ouvrés à partir de la date de réception des échantillons)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximun)
Arbovirose non Dengue non Chikunya : Tonate, Mayaro, Fièvre jaune, .. (Sérologie IgM)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement A réaliser à partir du 5ème jour après le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	Tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Chikungunya (PCR) *	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. Tube hépariné non conforme	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Chikungunya * (sérologie IgM et IgG)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement A réaliser à partir du 5ème jour après le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	Tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Chimiosensibilité <i>in vitro</i> de <i>Plasmodium falciparum</i> (activité de surveillance à la résistance à 11 antipaludiques)	IPG-PAR	sang total	E -	-	-	Tube correctement rempli	2 à 25 °C	< 7 jours	-	-	Isotopique: Le Bras et al., 1983 Test de survie: Witkowski et al., 2013	Tech. manuelle	TLJO	Analyse globale annuelle de tendances
Dengue (PCR) *	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. Tube hépariné non conforme	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Dengue (Sérologie IgM)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement A réaliser à partir du 5ème jour après le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	Tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Dengue (typage par PCR) *	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Avec accord du CNR. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. Tube hépariné non conforme	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Fièvre jaune (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Avec accord du CNR. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. Tube hépariné non conforme	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Génotypage des gènes de résistance (<i>pfk13</i> , <i>pfcytb</i> , activité de surveillance des résistances aux artémisinines et atovaquone)	IPG-PAR	sang total	E -	goutte de sang sur papier buvard	-	Tube correctement rempli	2 à 25 °C	< 7 jours	-	-	Ariey et al., 2014 Musset et al., 2006	Tech. manuelle	Par série	Analyse globale annuelle de tendances
Grippe : détection et typage virus influenza A/B (PCR) *	IPG-VIR	écouvillon naso-pharyngé	- -	prélèvement respiratoire autre (aspiration, LBA...)	-	Avec accord du CNR Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 4 jours suivant le début des signes cliniques	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Hantavirus du nouveau monde (PCR) *	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Avec accord du CNR Remplir la fiche de renseignement. Tube hépariné non conforme.	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Hantavirus du nouveau monde (sérologie)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Avec accord du CNR Remplir la fiche de renseignement	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	Tech. manuelle sur 2 jours	selon activité	J +5

Analyses	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations Fiches de renseignements disponibles sur le site internet https://www.pasteur-guyenne.fr/	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (jours ouvrés à partir de la date de réception des échantillons)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximun)
Mayaro virus (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Avec accord du CNR. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques. Tube hépariné non conforme	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	Expectoration, Aspiration bronchique, LBA	T -	-	-	Utilisation de contenant vissable Volume minimum recommandé 2- 5 mL expectoration non salivaire	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C	jusqu'à clôture du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid)/ culture/ Antibiogramme de 1ère ligne/ Détection moléculaire de gènes de résistance ATB 1ère ligne et fluoroquinolones sur échantillon BAAR ++/ +++ ou culture	Bactec MGIT	TLJO	Microscopie J +2 Culture jusqu'à 2 mois (3 mois si contamination)
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	Tubage gastrique	T -	-	-	Utilisation de contenant vissable Volume minimum recommandé 2- 5 mL	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 1 jour	2 à 8 °C	jusqu'à clôture du dossier		Bactec MGIT	TLJO	
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	Urines	P -	-	-	Restriction hydrique la veille au soir recueil des Urines de la 1ère miction du matin Volume recommandé 20- 50 mL A répéter 3 jours de suite si possible <u>Juste prescription</u> : Leucocyturie aseptique	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C	jusqu'à clôture du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid)/ culture/ Antibiogramme de 1ère ligne/ Détection moléculaire de gènes de résistance ATB 1ère ligne et fluoroquinolones sur culture	Bactec MGIT	Vendredi	Microscopie Vendredi Culture jusqu'à 2 mois (3 mois si contamination)
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	Biopsies et pus	T -	-	-	Pot stérile, 1 à 2 biopsies (taille supérieure à 5 mm). Si petite taille ajout d'Eau physiologie stérile. biopsie incluse dans une compresse et écouvillon non conforme. Préciser impérativement la localisation anatomique	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C	jusqu'à clôture du dossier		Bactec MGIT	TLJO	Microscopie J+2 Culture jusqu'à 2 mois (3 mois pour le cutané et le liquide articulaire)
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	Liquide de ponction de séreuse	T -	-	-	(L. pleural, Ascite,articulaire,...) minimum 5 mL, idéalement 20 mL	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C	jusqu'à clôture du dossier		Bactec MGIT	TLJO	Microscopie J+2 Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	Liquide CérébroSpinal (LCS-LCR)	T -	-	-	Minimum 2 mL idéalement 6 mL	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C	jusqu'à clôture du dossier		Bactec MGIT	TLJO	
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	Moëlle	H -	-	Cit	Adresser également 2 à 4 frottis sur lame <u>Juste prescription</u> : pancytopénie, patient immunodéprimé ou Tuberculose miliaire	TA	< 24 heures	-	-		Méthode manuelle	TLJO	Microscopie J+2 Culture jusqu'à 2 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	sang hémoculture	H -	-	Cit	Tube hépariné 5 mL uniquement culture <u>Juste prescription</u> : patient immunodéprimé ou Tub miliaire	TA	< 24 heures	-	-	Culture/ Antibiogramme de 1ère ligne	examen sous-traité à CERBA	TLJO	Culture jusqu'à 42 jours
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	sang ou moëlle	E -	-		Tube EDTA (intérêt limité) <u>Juste prescription</u> : patient immunodéprimé ou Tuberculose miliaire	2 à 8 °C	< 24 heures	-	-	PCR	examen sous-traité à CERBA	TLJO	à réception CERBA J +1
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	selles	P -			Quantité minimum : 1 noix <u>Juste prescription</u> : infection digestive focale	2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C	jusqu'à clôture du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid)/ culture/ Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJO	Microscopie J+2 Culture jusqu'à 2 mois

Analyses	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations Fiches de renseignements disponibles sur le site internet https://www.pasteur-guyenne.fr/	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (jours ouvrés à partir de la date de réception des échantillons)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximun)
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK) *	IPG-LTM	frottis nasal par curetage / suc dermique	-	-	-	-	TA	2 jours	-	-	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid)	RAL Stainer	TLJO	J +2
Oropouche virus (PCR)	IPG-VIR	sérum	G	A	plasma	E	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
PCR diagnostique d'espèce de paludisme (espèces recherchées, Pf, Pv, Pm, Po et Pk, activité d'expertise) *	IPG-PAR	sang total	E	-	goutte de sang sur papier buvard	-	2 à 25 °C	dès que possible (max. 7 jours)	-	-	PCR temps réel adaptée de Shokoples SE et al., (2009) et de De Canale E et al. (2017)	Thermocycleur StepOne Plus AB	TLJO	J +3
SARS-CoV-2 (PCR) *	IPG-VIR	écouvillon naso-pharyngé	-	-	respiratoire autre (aspiration, LBA...)	-	2 à 8 °C ≤ -20 °C	7 jours > 7 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-protéases, anti-retrotranscriptases, anti-intégrases (VIHG) *	IPG-IVH	plasma pour virus circulant	E	-	-	-	2 à 8 °C ou ≤ -80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	2 à 8 °C ou ≤ -80 °C	(3 jours) ou 1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG/ Veriti et/ou Simplicon/externalisé	Jeudi	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF) *	IPG-IVH	plasma pour virus circulant	E	-	-	-	2 à 8 °C ou ≤ -80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	3 à 8 °C ou ≤ -80 °C	(3 jours) ou 1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG/ Veriti et/ou Simplicon/externalisé	Jeudi	J +30
VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT) *	IPG-IVH	plasma pour virus circulant	E	-	-	-	2 à 8 °C ou ≤ -80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	4 à 8 °C ou ≤ -80 °C	(3 jours) ou 1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG/ Veriti et/ou Simplicon/externalisé	Jeudi	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-protéases, anti-retrotranscriptases, anti-intégrases (VIHG) *	IPG-IVH	Sang total pour ADN proviral	E	-	-	-	2 à 8 °C	3 jours	≤ -80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG/ Veriti et/ou Simplicon/externalisé	Jeudi	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF) *	IPG-IVH	Sang total pour ADN proviral	E	-	-	-	2 à 8 °C	3 jours	≤ -80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG/ Veriti et/ou Simplicon/externalisé	Jeudi	J +30
VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT) *	IPG-IVH	Sang total pour ADN proviral	E	-	-	-	2 à 8 °C	3 jours	≤ -80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	E-MAG/ Veriti et/ou Simplicon/externalisé	Jeudi	J +30
VRS : détection et typage Virus Respiratoire Syncytial A et B (PCR) *	IPG-VIR	écouvillon naso-pharyngé	-	-	respiratoire autre (aspiration, LBA...)	-	2 à 8 °C ≤ -20 °C	7 jours > 7 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Zika (PCR) *	IPG-VIR	sérum	G	A	plasma	E	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT- PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Zika dans les urines (PCR) *	IPG-VIR	urines	-	-	-	-	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -80 °C à défaut ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	RT-PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6

Analyses	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations Fiches de renseignements disponibles sur le site internet https://www.pasteur-cayenne.fr/	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (jours ouvrés à partir de la date de réception des échantillons)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximum)
Zika (sérologie IgM et IgG)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Remplir la fiche de renseignement. A réaliser à partir du 5ème jour après le début des signes cliniques	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2 à 8 °C puis ≤ -20 °C	2 jours > 2 jours	ELISA	Technique manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5

* Analyses accréditées selon la norme NF EN ISO 15189