



Catalogue des analyses

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

Coordonnées / Contacts

Adresse

23 avenue Pasteur, BP 6010, 97300 Cayenne Cedex

Tel : 05.94.29.26.00

Fax : 05.94.30.99.16

Horaires d'ouverture au public

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
Laboratoire de parasitologie (IPG-PAR)	Biologistes	Mme Lise MUSSET (lise.musset@pasteur.fr) Mme Yasmine LAZREK (ylazrek@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.68.40 Tel : 05.94.29.26.12
Laboratoire de virologie (IPG-VIR)	Biologistes	Dr. Dominique ROUSSET (dominique.rousset@pasteur.fr) Mr Antoine ENFISSI (antoine.enfissi@pasteur.fr) Mme Anne LAVERGNE (anne.lavergne@pasteur.fr)	Tel : 05.94.29.26.09 Tel : 05.94.29.51.13 Tel : 05.94.29.58.01
Laboratoire des Intéractions Virus-Hôtes (IPG-IVH)	Resp. Génotypage Resp. adjoint Génotypage	Mme Anne LAVERGNE (anne.lavergne@pasteur.fr) Mme Edith DARCISSAC (edarcissac@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.58.01 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	S	Tube sec sans gel séparateur et sans anticoagulants
E	Tube EDTA	Flu	Tube fluoré
H	Tube hépariné	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

Analyse*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés)
		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
Chimosensibilité in vitro de Plasmodium falciparum (activité de surveillance à la résistance à 11 antipaludiques)	IPG-PAR	sang total	E -	-	-	tube correctement rempli	2 à 25 °C	< 7 jours	-	-	Istopique: Le Bras et al., 1983 Test de survie: Witkowski et al., 2013	Tech. manuelle	TLJ	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
Génotypage des gènes de résistance (pfk13, pfcytb, 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 nasopharyngé	- -	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 Tube hépariné non conforme. Remplir la fiche de renseignement.	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
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

Analyse*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouverts)	
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximum)	
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	expectoration, tubage, Aspiration bronchique, LBA	T	-	-	-	Volume minimum recommandé 5 mL	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne / Nouveauté sept 2023 : Détection moléculaire de résistance sur échantillon BAAR ++/+++	Bactec MGIT	TLJO	J +2 / jusqu'à 3 mois
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 50 mL A répéter 3 jours de suite si possible Juste prescription : Leucocyturie aseptique	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJO	J +2 / jusqu'à 3 mois
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	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJO	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	Liquide de ponction de séreuse (L. pleural, Ascite,...) Liquide CérébroSpinal (LCS = LCR)	T	-	-	-	L. séreuses minimum 5 mL LCS minimum 2 mL	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJO	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	moelle	H	-	-	-	adresser également 2-4 Frottis sur lame Juste prescription : pancytopenie, patient immunodéprimé ou Tub miliaire	TA 2 à 8 °C	2 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Méthode manuelle	TLJO	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	sang total	E	-	-	H	Tube hépariné uniquement culture (TA) Tube EDTA pour la PCR (intérêt limité) Juste prescription : patient immunodéprimé ou Tub miliaire	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	-	-	PCR / Culture / Antibiogramme de 1ère ligne	examen sous-traité à CERBA	TLJO	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LTM	selles	P	-	-	-	quantité minimum 1 noix. Juste prescription : infection digestive focale	2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen microscopique (Coloration de Ziehl-Neelsen à froid) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJO	J +2 / jusqu'à 3 mois
Mycobacterium leprae (Bacille de Hansen dépistage BH)	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	avec accord du CNR Tube hépariné non conforme. Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	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	-	tube correctement rempli	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	TLJ	J +5
SARS-CoV-2 (PCR)	IPG-VIR	écouvillon nasopharyngé	-	-	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

Analyse*	Laboratoire exécutant	Prélèvement : 1er choix		Alternative(s)		Recommandations	Conditions de conservation et de transport (avant prétraitement/centrifugation)		Conditions de conservation avant examen (après prétraitement/centrifugation)		Phase analytique			Résultats (Jours ouvrés)
		Nature Echantillon	Tubes	Nature Echantillon	Tubes		Température	Délais	Température	Délais	Méthode d'analyse	Nom de l'appareil	Jour(s) d'exécution	Rendu (Maximun)
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-protéases, anti-retrotranscriptases, anti-intégrases (VIHG)	IPG-IVH	plasma pour virus circulant	E -	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	2 à 8°C (3 jours) ou - 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veritet/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF)	IPG-IVH	plasma pour virus circulant	E -	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	2 à 8°C (3 jours) ou - 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veritet/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	J +30
VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT)	IPG-IVH	plasma pour virus circulant	E -	-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	2 à 8°C (3 jours) ou - 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veritet/ou SimpliAmp / 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 tubes EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veritet/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF)	IPG-IVH	Sang total pour ADN proviral	E -	-	-	2 tubes EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veritet/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	J +30
VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT)	IPG-IVH	Sang total pour ADN proviral	E -	-	-	2 tubes EDTA sans Gel	2 à 8 °C	3 jours	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veritet/ou SimpliAmp / externalisé	Jeudi	J +30
VRS : détection et typage Virus Respiratoire Syncytial (A/B) par PCR	IPG-VIR	écouvillon nasopharyngé	-	-	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
Zika (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
Zika dans les urines (PCR)	IPG-VIR	urines	-	-	-	Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 10 jours suivant le début des signes cliniques.	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 (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

* Libellé d'analyse et code laboratoire, mention pour les analyses hors nomenclature non remboursables.