



Catalogue des analyses

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

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

Lundi - Vendredi : 7h00 à 14h00

Laboratoire de Biologie Médicale (IPG-LBM)	Cellule Accueil	Mme Marmarah LERY (mlery@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.11
	Biologiste	Dr Sophie Baron (sbaron@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.58.07
	Surveillante	Mme Elisabeth CHAN (echan@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.16
Laboratoire de parasitologie (IPG-PAR)	Biologistes	Mme Lise MUSSET (lmusset@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.68.40
		Mme Yassamine LAZREK (ylazrek@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.12
Laboratoire de virologie (IPG-VIR)	Biologistes	Dr. Dominique ROUSSET (drousset@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.26.09
		Mr Antoine ENFISSI (aenfissi@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.51.13
		Mme Anne LAVERGNE (alavergne@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.58.01
Laboratoire des Interactions Virus-Hôtes (IPG-IVH)	Resp. Génotypage	Mme Anne LAVERGNE (alavergne@pasteur-cayenne.fr)	Tel : 05.94.29.58.01
	Resp. adjoint Génotypage	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	S	Tube sec sans gel séparateur et sans anticoagulants
E	Tube EDTA	Flu	Tube fluoré
H	Tube hépariné		

TA : Température Ambiante (15 - 25°C, soit pièce climatisée ou sacoche de transport avec pack réfrigérant)

TLJ : Tous Les Jours

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 IgM non Dengue non Chikungunya (sérologie ESL, Tonate, Mayaro : ARB3)	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	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Chikungunya (PCR)	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	Tube hépariné non conforme Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Chikungunya (sérologie IgM et IgG : SCHK)	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	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 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	-	-	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	Tube hépariné non conforme Remplir la fiche de renseignement. A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	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 3ème jour après le début des signes cliniques	TA	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	Lundi et Jeudi	J +5
Dengue (typage par PCR : PCRD)	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	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	PCR en temps réel	LC480	selon activité	N/A
Génotypage des gènes de résistance (<i>pfk13</i> , <i>pfycyb</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 influenzae (A et B) par PCR (PCRG)	IPG-VIR	écouvillon naso pharyngé	- -	prélèvement respiratoire autre (aspiration, LBA...)	-	avec accord du CNR Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	-	-	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Hantavirus (PCR : HANT) du nouveau monde	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	avec accord du CNR Tube hépariné non conforme	TA	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Hantavirus (sérologie : HANT) du nouveau monde	IPG-VIR	sérum	G A	plasma	E	avec accord du CNR	TA	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	ELISA	tech. manuelle sur 2 jours	selon activité	J +5
Mayaro virus (PCRA)	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	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	-	-	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	expectoration, tubage, LBA	- -	-	-	Volume recommandé 5 ml	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +1 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	urines	- -	-	-	Urine de 1ère miction Volume recommandé 50 ml	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +1 / jusqu'à 3 mois

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)	
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	biopsies	-	-	-	-	pot stérile, compresse non conforme. Eau physiologique si petite taille	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +1 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	liquide de ponction (Liquide pleural, LCR,...)	-	-	-	-	2 mL minimum	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	2-8°C	jusqu'à validation du dossier	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen) / culture / Antibiogramme de 1ère ligne	Bactec MGIT	TLJ	J +1 / jusqu'à 3 mois
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	frottis	-	-	-	-	-	TA	2 jours	-	-	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen)	RAL Stainer	TLJ	J +2
Mycobactéries (dont M.tuberculosis BK)	IPG-LBM-MYPA	moelle osseuse et sang	E			H	Tube hépariné non conforme pour la PCR (uniquement culture)	TA 2 à 8 °C	< 2 heures 3 jours	-	-	PCR / Culture / Antibiogramme de 1ère ligne	examen sous-traité à CERBA	TLJ	J +1 / jusqu'à 3 mois
Mycobacterium leprae (Bacille de Hansen dépistage BH)	IPG-LBM-MYPA	écouvillon naso-pharyngé / suc dermique	-	-	-	-	-	TA	2 jours	-	-	Examen direct (Coloration de Ziehl-Neelsen)	RAL Stainer	TLJ	J +2
Oropouche virus (PCRA)	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	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	-	-	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 : PCOR)	IPG-VIR	écouvillon naso-pharyngé	-	-	prélèvement respiratoire autre (aspiration,	-	Remplir la fiche de renseignement	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 jours	-	-	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +2
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-intégrases (VIHI)	IPG-IVH	plasma	E		-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti / externalisé	Jeudi	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Anti-protéases, anti-retrotranscriptases (VIHG)	IPG-IVH	plasma	E		-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti / externalisé	Jeudi	J +30
VIH : génotype de résistance aux antirétroviraux : Inhibiteurs de fusion (VIHF)	IPG-IVH	plasma	E		-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti / externalisé	Jeudi	J +30
VIH : Tropisme du VIH1 par test GENOTYPIQUE (VIHT)	IPG-IVH	plasma	E		-	-	Tube EDTA avec Gel (centrifugation et décantation rapide)	2 à 8 °C ou - 80 °C	3 jours (pour 2 à 8 °C)	- 80 °C	1 an	Extraction / PCR / séquençage	EasyMag / Veriti / externalisé	Jeudi	J +30
Zika (PCR)	IPG-VIR	sérum	G	A	plasma	E	Tube hépariné non conforme Remplir la fiche de renseignement A réaliser dans les 7 jours suivant le début des signes cliniques	TA	< 1 jour centrifugation et décantation rapide	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	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)
Zika (PCR : PCZU)	IPG-VIR	urines	-	-	-	-	2 à 8 °C puis -80 °C à défaut -20 °C	2 jours > 2 jours < 21 jours	-	-	PCR en temps réel	LC480	selon activité	J +6	
Zika (sérologie IgM et IgG : SZIK)	IPG-VIR	sérum	G	A	plasma	E	TA	1 jour	2 à 8 °C -20 °C	7 jours > 7 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.