TDU.

Introduction à R pour les enquêtes de santé publique

Cahier d'exercices pour le Jour 2



REMERCIEMENT

Le Jour 2 repose sur du matériel conçu en collaboration avec la spécialiste en la matière Emma Cumming du Service de la santé publique du Canada. L'Unité d'apprentissage et de perfectionnement exprime sa reconnaissance envers ses importantes contributions à ce cours.

EXERCICE DE MISE EN PRATIQUE

Consignes

Durée: 3 heures et 45 minutes

Les apprenants et apprenantes ont un scénario, des questions et des tâches avec le code associé pour effectuer chaque tâche. Nous recommandons aux :

<u>Utilisateurs et utilisatrices novices (maîtres d'équipage)</u>: Utilisez ce cahier d'exercices ainsi que le ou les scripts R fournis par le biais de GitHub. En vous servant de ce cahier d'exercices comme guide, exécutez le code que nous vous avons fourni étape par étape pour comprendre ce à quoi chaque partie du code sert et ce que font les différentes fonctions. À ce stade-ci, ne vous préoccupez pas de rédiger ou de corriger le code.

<u>Utilisateurs et utilisatrices de niveau débutant/intermédiaire (seconds capitaines et secondes capitaines)</u>: Le code R est fourni sous forme de capture d'écran dans ce cahier d'exercices. Vous devriez avoir une assez bonne compréhension du codage pour avoir une idée générale du code en le lisant (avec la documentation d'aide, quelques recherches Google au besoin et les commentaires se trouvant dans les scripts fournis par l'entremise de GitHub). Notre but est de vous faire écrire le code à partir du guide à mesure que vous avancez dans le scénario. Consultez les scripts fournis dans GitHub si vous rencontrez des problèmes.

<u>Utilisateurs et utilisatrices avancés (capitaines au long cours)</u>: Nous vous encourageons à essayer d'écrire votre propre code où vous voulez ainsi qu'à le comparer avec le code utilisé pour l'exercice ainsi qu'à aider vos pairs si des questions surviennent. Consultez les scripts fournis dans GitHub si vous rencontrez des problèmes.

Avancez autant que vous le pouvez dans cet exercice en deux heures et cinquante minutes (maximum). Ne vous en faites pas si vous avez besoin de plus de temps. La courbe d'apprentissage pour R est abrupte et les apprenants ainsi que les apprenantes bénéficieront encore plus du temps consacré à la mise en pratique. Nous planifierons un webinaire de suivi d'une durée d'une heure après le cours pour faire le point sur les exercices (date à venir). Avant

cela, si vous avez besoin d'aide avec le matériel de cours, contactez les personnes responsables de l'animation de votre cours par le biais de Slack ou par courriel.

Introduction

Une mobilisation a lieu et vous faites partie de l'intervention dans le cadre d'une éclosion de TB touchant les membres des Premières Nations à l'intérieur et à l'extérieur d'une réserve. La réserve touchée (population de 2 000 personnes) se trouve dans une région nordique éloignée, la ville la plus proche étant à 25 km (population mixte de colons et de Premières Nations, population de 7 500 personnes). Les cas de TB en dehors de la réserve sont tous liés à une maison de chambres dans la ville voisine. Les autorités sanitaires locales vous ont fourni des données à nettoyer pour analyse. Le site souhaite que vous enregistriez tous votre code et vos étapes dans un fichier R Markdown, afin que l'analyse puisse être répétée après votre départ, au besoin. Votre rapport R Markdown sera « rendu » ou exporté en un document Word.

Il existe trois façons de rendre des rapports statistiques dans R Markdown : en format .html; en format .pdf; et en format .docx (document Word). Pour cet exercice, vous produirez un rapport au format Word. Les avantages principaux de ce format sont que la plupart des personnes connaissent bien Word et que les collaborateurs et collaboratrices pourront commenter/modifier votre document après que vous ayez publié le rapport. Pour rendre un document R Markdown dans Word, l'installation de certains paquets (*packages*) ayant été « développés pour faciliter la production de documents Word ainsi que de présentations PowerPoint à partir de et avec R » peut être très utile. Ces paquets fonctionnent bien avec les paquets *tidyverse* tels que *tidyr* et *ggplot2*.

- officer¹: permet de générer des documents Word ou PowerPoint avec R Markdown
- officedown²: facilite le formatage de documents Microsoft Word produits par des documents R Markdown, incluant la mise en forme de paragraphes, de sections ainsi que de tableaux, de références et de légendes.
- Flextable²: permet de créer facilement de beaux tableaux pour les rapports.

3

¹ https://ardata-fr.github.io/officeverse/

Organisation de votre espace de travail

- 1. Commencez par organiser votre espace de travail. Si vous ne l'avez pas déjà fait, créez de nouveaux dossiers sur votre ordinateur pour organiser vos documents pour les exercices du Jour 2 comme vous l'avez fait pour ceux du Jour 1 :
 - a. À l'intérieur du dossier *IntoToR* que vous avez créé au Jour 1, créez un sous-dossier pour le Jour 2 et nommez-le *Exercise Day2*.
 - b. À l'intérieur du dossier Exercise_Day2, créez les nouveaux sous-dossiers suivants : output, data et scripts
 - c. Déplacez les fichiers pour le Jour 2 à partir de GitHub vers leurs dossiers respectifs. (Rappel : Vous pouvez créer vos propres scripts ou travailler à partir de ceux que nous vous avons fourni dans GitHub)

Notez que le respect de cette méthode d'organisation des dossiers et de création de nouveaux scripts vous permettra de réussir la dernière étape de cet exercice de mise en pratique durant laquelle un rapport automatisé devra être créé à l'aide de R Markdown.

Dans RStudio:

L'un des avantages de configurer un fichier .RProj est qu'il nous permet de reprendre où on s'est arrêté lors des exercices du Jour 1. Cela signifie que notre répertoire de travail, notre historique et notre environnement seront déjà configurés pour nous lorsque nous ouvrirons le fichier de projet. Génial, n'est-ce pas?

Maintenant que vous avez organisé vos dossiers de projets :

Tâche	Code
Ouvrez votre projet R (IntroToR.Rproj) en double cliquant sur le fichier de projet que vous avez créé hier ou en ouvrant RStudio puis en cliquant sur File, puis sur Open Project pour	

ensuite sélectionner	
le fichier de projet	
que vous avez créé	
au Jour 1.	
Si votre	rm(list = ls())
environnement de	- ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' ' '
travail contient	
toujours des objets	
du Jour 1, nettoyez-	
le pour pouvoir	
recommencer à	
zéro avec le Jour 2	
et éviter toute	
confusion.	
Sélectionnez	
Session, puis Clear	
Workspace à partir	
de la fenêtre	
RStudio ou	
exécutez la	
commande suivante	
dans la console	
(moins optimal):	
Ouvrez un nouveau	
script et	
sauvegardez le	
sous le nom de	
01_1_define_paths.	
R dans votre	
dossier de scripts.	
Si vous ne l'avez	install.packages("here")
pas déjà fait	
pendant l'exercice	
du Jour 1, installez	

le paquet <i>here</i> . L'installation des paquets ne doit être effectuée qu'une fois.	
Créez un objet qui dirigera R vers le dossier dans lequel toutes vos données brutes sont sauvegardées. Exécutez l'énoncé.	<pre>data_folder <- here::here("Exercise_Day2", "data")</pre>
Créez un objet qui dirigera R vers le dossier dans lequel toutes les figures ou données coupées seront sauvegardées. Exécutez l'énoncé.	output_folder <- here::here("Exercise_Day2", "output")
Créez un objet qui dirigera R vers le dossier dans lequel vous sauvegarderez tous vos scripts R associés à ce projet. Exécutez l'énoncé.	<pre>scripts_folder <- here::here("Exercise_Day2", "scripts</pre>
Assurez-vous d'inclure un titre dans votre script avec des détails concernant le but, l'auteur, la date,	

les modifications et d'autres notes pertinentes.	
Sauvegardez votre script en tant que 01_1_define_paths. R.	

2. Chargez les paquets dont vous aurez besoin pour ce projet :

Tâche	Code	Bibliothèque (<i>Library</i>) – information pour référence
Ouvrez un nouveau script et sauvegardez-le dans votre dossier Exercise_Day2/scripts sous le nom de 01_2_load_librairies.R. Installez les paquets qui ne sont pas déjà installés dans R Studio s ur votre ordinateur. ***Veuillez noter que cela ne doit être fait qu'une fois et que ce n'est pas nécessaire pour les paquets installés au Jour 1.	<pre>install.packages("igraph") install.packages("tidygraph") install.packages("ggraph") install.packages("flextable") install.packages("incidence") install.packages("officer") install.packages("officedown")</pre>	igraph: https://igraph.org/r/ (EN) tidygraph: https://tidygraph.data-imaginist.com/ (EN) ggraph: https://ggraph.data-imaginist.com/ (EN) flextable: https://davidgohel.github.io/flextable/ (EN) incidence: https://www.repidemicsconsortium.org/incidence/ e/ (EN)

Chargez les paquets installés dont vous aurez besoin pour votre projet chaque fois que vous les utiliserez.	<pre>library(here) library(readr) # for reading csv files library(readxl) # for reading excel files library(scales) library(scales) library(padr) library(fs) library(RColorBrewer) library(ggrepel) library(ggrepel) library(ggraph) # need this to do social network analysis with tidygraph library(tidygraph) # for social network analysis in tidyverse language library(flextable) # makes lovely formattable tables library(viridis) library(incidence) # R epidemics consortium package for epicurves library(officedown) library(officedown) library(lubridate) # handles dates</pre>	officer: https://davidgohel.github.io/officer/ (EN) officedown: https://davidgohel.github.io/officedown/ (EN)
Assurez-vous d'inclure un titre dans votre script		
avec des détails		
concernant le but,		
l'auteur, la date, les		
modifications et d'autres		
notes pertinentes.		
Sauvegardez votre script		
en tant que		
01_2_load_libraries.R.		

3. Chargez vos données dans R Studio :

Tâche	Code

Ouvrez un nouveau	
script et sauvegardez-	
le dans votre dossier	
Exercise_Day2/scripts	
sous le nom de	
01_3_load_data.R.	
Chargez les données	cases <- read_excel(here("Exercise_Day2","data", "tb_cases.xlsx"), trim_ws = TRUE, col_names = TRUE, na = "Unknown")
requises pour cette	contacts <- read_excel(here("Exercise_Day2","data","tb_contacts.xlsx"), trim_ws = TRUE, col_names = TRUE, na = "Unknown")
analyse. Expliquez	
dans vos propres	
mots ce que le code à	
droite permet de faire.	
Quelle est l'utilité des	
arguments <i>trim_ws</i> ,	
col_names et na dans	
la fonction	
read_excel()? Indice :	
Si vous avez des	
doutes, faites une	
recherche avec	
read_excel() dans les	
fichiers d'aide.	
Exécutez la	utils::View(cases)
commande	utils::View(contacts)
utils::View(cases)	
dans la console.	
Remarque : Le « V »	
de View est en	
majuscule. Que se	

passe-t-il? Comment	
peut-on la comparer	
avec la fonction	
view()? Selon vous,	
laquelle de ces	
commandes vous est	
la plus utile lorsque	
vous effectuez une	
révision des données	
pour le nettoyage?	
Assurez-vous	
d'inclure un titre dans	
votre script avec des	
détails concernant le	
but, l'auteur, la date,	
les modifications et	
d'autres notes	
pertinentes.	
Sauvegardez votre	
script en tant que	
01_3_load_data.R.	

Ressource : https://rveryday.wordpress.com/2016/11/29/examine-a-data-frame-in-r-with-7-basic-functions/ (EN) Notez que ces fonctions ne font pas partie de *tidyverse*.

4. Nettoyez les données :

Tâche	Code
Ouvrez un nouveau script et	
sauvegardez-le dans votre	

dossier	
Exercise_Day2/scripts sous	
le nom de	
02_1_clean_data.R.	
D'abord, observez les variables dans les tableaux de données de vos cas et contacts en utilisant la fonction <i>str</i> . Cette dernière montre la structure de votre tableau de données et inclut les informations suivantes : nombre de rangées et de colonnes, nom des colonnes, classe de chacune des colonnes (type de données stockées – cà-d. caractère, numérique, etc.) ainsi que les quelques premières observations sur chacune des variables. Observez les types de variables dans vos ensembles de données de	str(cases) str(contacts)
cas et de contacts. Quelles variables doivent être converties à partir de chaîne?	
Convertissez les variables de	<pre>cases[sapply(cases, is.character)] <- lapply(cases[sapply(cases, is.character)],</pre>
texte en chaîne dans	as.factor)
l'ensemble de données des	
cas en variables de facteurs	
(factor). Celles-ci peuvent	
être utilisées pour représenter	

des données catégoriques	
(ordonnées ou	
désordonnées). La	
conversion facilitera les	
activités de traçage dans le	
cadre de cet exercice.	
Convertissez les variables de	contacts[sapply(contacts, is.character)] <- lapply(contacts[sapply(contacts, is.character)],
texte en chaîne dans les	as.factor)
ensembles de données des	
contacts en variables de	
facteurs.	
Regardez les niveaux que	sapply(cases, levels)
vous venez de créer en	sapply(contacts, levels)
utilisant la fonction <i>sapply</i> et	
en précisant les options de	
niveau.	
Remarque : Les variables qui	
ne sont pas classées en tant	
que facteurs se verront	
attribuer le niveau NULL.	
Créez une nouvelle variable	<pre>cases <- cases %>% mutate(Infectiousness = case_when(Tb_type == "Non-respiratory"</pre>
qui indiquera le niveau	Cavitation == "Cavities" & Smear2 == "Positive" ~ "Very High", # Logic: If case has cavities and is smear positive, infectiousness is very high
d'infectiosité des cas selon	Cavitation == "No cavities" & Smear2 == "Positive" ~ "High", # Logic: If case has no cavities but is smear positive, infectiousness is high
les variables suivantes et	<pre>Smear2 == "Negative" & Tb_type == "Respiratory" ~ "Moderate"), # Logic: If case is smear negative but respiratory TB, case is moderately infectious</pre>
nommez-la <i>Infectiousness</i> :	Infectiousness = factor(Infectiousness, levels = c("Low", "Moderate", "High", "Very High")))
Tb_type, Cavitation, et	
Smear2. Fiez-vous aux	
critères suivants afin	
d'attribuer les niveaux	

d'infectiosité *Low*, *Moderate*, *High* et *Very high*²:

- Si le type de TB est Nonrespiratory, Infectiousness sera Low.
- Si le cas a un frottis négatif (smear negative) mais que le type de TB est Respiratory, Infectiousness sera Moderate.
- Si le cas n'a pas de cavités (*No cavities*) mais qu'il a un frottis positif (*smear positive*), *Infectiousness* de *High*.
- Si le cas a des caries (Cavities) et qu'il a un frottis positif (smear positive), le degré d'infectiosité (Infectiousness) sera très élevé (Very high).

Comme une instruction IF, les arguments sont évalués en ordre, vous devez donc procéder du plus précis au plus général.

² Afin de réviser, consultez la section 30 intitulée *Conditional Operations* du site de *R for Epidemiology* (en anglais seulement).

Cette création de variables utilise la fonction *mutate* de *dplyr* et la fonction case_when(). Les valeurs que vous voulez donner à votre nouvelle variable devraient se voir attribuer le symbole suivant : "~". La fonction factor nous permet d'établir l'ordre des niveaux de variables. Pourquoi pensez-vous que l'on établit l'ordre de niveaux des variables désordonnées? Vérifiez si les niveaux sont cases %>% group_by(Infectiousness) %>% count(Tb_type, Cavitation, Smear2) définis correctement. Pour ce faire, vous pouvez utiliser la fonction group_by et créer un tableau. Regroupez les données selon la nouvelle variable que vous venez de créer (Infectiousness) et n'oubliez pas d'indiquer le nombre de variables que vous voulez inclure dans votre vérification (Tb_type, Cavitation, et Smear2). Est-

ce que <i>Infectiousness</i> a été	
correctement catégorisée?	
Créez une nouvelle variable	<pre>cases <- cases %>% mutate(Diagnosis_month = as.yearmon(Diagnosis_date))</pre>
affichant la date du diagnostic	eases to eases 750 marcace (5 ragines 15 _merren as 1 year merres 15 _aace 7)
sous forme d'année et de	
mois et nommez-la	
Diagnosis_month.	
Remarque : Dans la console,	
essayez de vérifier votre	
travail en créant un tableau à	
double entrée avec les	
variables <i>Diagnosis_month</i> et	
Diagnosis_date en utilisant la	
fonction de tableau.	
Remarque : Cette dernière	
est une fonction de base de	
R, elle ne provient pas de	
tidyverse. Ainsi, vous devrez	
ajouter un nom pour le	
tableau de données et le	
signe \$ avant chacune des	
variables que vous inclurez	
dans votre code (p. ex.	
table(cases\$Diagnosis_mont	
h, cases\$Diagnosis_date).	

```
Utilisez les fonctions mutate
                                       contacts <- contacts %>% mutate(Agegroup = case_when(
                                         Contact_age_years >= 60
                                                                                           ~ "60+ years",
et case when pour créer une
                                         Contact_age_years >= 40 & Contact_age_years <= 59 ~ '40-59 years',
                                         Contact_age_years >= 20 & Contact_age_years <= 39 ~ '20-39 years', Contact_age_years >= 10 & Contact_age_years <= 19 ~ "10-19 years",
nouvelle variable pour
                                         Contact_age_years <= 9
                                                                                          ~ "Less than 10 years"),
contenir les groupes d'âge
                                         Agegroup = factor(Agegroup, levels = c("Less than 10 years", "10-19 years", "20-39 years", "40-59 years", "60+ years")))
suivants pour les contacts et
nommez-la Agegroup:
Less than 10 years
10-19 years
20-39 years
40-59 years
60+ years
Créez une nouvelle variable
                                       cases <- cases %>% mutate(Agegroup = case_when(
                                         Age_years >= 60 \sim "60 + years",
pour contenir les groupes
                                         Age_years >= 40 & Age_years <= 59 ~ '40-59 years',
Age_years >= 20 & Age_years <= 39 ~ '20-39 years',
Age_years >= 10 & Age_years <= 19 ~ "10-19 years",
d'âge des cas en utilisant les
                                         Age_years <= 9 ~ "Less than 10 years"),
mêmes groupes d'âge que
                                         Agegroup = factor(Agegroup, levels = c("Less than 10 years", "10-19 years", "20-39 years", "40-59 years", "60+ years")))
ceux utilisés pour les contacts
et nommez-la Agegroup.
Vérifiez si vous avez
                                       table(contacts $Contact_age_years, contacts $Agegroup)
                                       table(cases$Age_years, cases$Agegroup)
correctement classé vos
groupes d'âge en utilisant la
fonction table. Remarque:
Cette dernière est une
fonction de base de R, elle ne
provient pas de tidyverse.
Ainsi vous devrez ajouter un
nom pour le tableau des
données et le signe $ avant
```

chacune des variables que	
vous inclurez dans votre code	
(cà-d.	
cases\$Diagnosis_years).	
Assurez-vous d'inclure un	
titre dans votre script avec	
des détails concernant le but,	
l'auteur, la date, les	
modifications et d'autres	
notes pertinentes.	
Sauvegardez votre script en	
tant que 02_1_clean_data.R.	

5. Tracez les données des cas selon la caractéristique de temps : En prime (si vous avez encore du temps)! Essayez d'explorer des thèmes différents.

Tâche	Code
Ouvrez un nouveau script et	
sauvegardez-le dans votre dossier	
Exercise_Day2/scripts sous le nom	
de 03_1_plot_case_time.R.	

Tracez les données des cas par mois du diagnostic.

D'abord, résumez (summarise) les données des cas dans un tableau dénombrant le nombre de cas selon le mois de leur diagnostic, puis redirigez ce tableau de fréquence dans une commande GGPLOT pour obtenir un diagramme à barres dont l'axe de x est Diagnosis Month, et l'axe des y, Count.

Ajustez votre tableau selon les consignes suivantes :

- Établissez la hauteur des barres pour qu'elles correspondent aux valeurs des données plutôt que leur nombre (à l'aide de stat="identity").
- Utilisez un format de mois et d'année, c.-à-d. *Aug 2020.*
- Utilisez le thème *minimal*.
- Ajoutez les étiquettes suivantes : pour l'axe des x, Month and Year of Diagnosis; et pour l'axe des y, Case Count.

Ressource supplémentaire pour de l'aide dans le formatage des dates : https://www.r-

```
cases %>%
  group_by(Diagnosis_month) %>%
  summarise(Count = n()) %>%

ggplot(aes(x=as.Date(Diagnosis_month), y=Count)) +
  geom_bar(stat="identity")+
  scale_x_date(date_labels = "%b %Y") +
  theme_minimal() +
  ggtitle("TB case diagnoses, May-October 2013 ") +
  ylab("Case count") + xlab("Month and Year of Diagnosis")
```

bloggers.com/2013/08/date-formats- in-r/ (EN)	<pre>ggsave(filename = paste0(output_folder, "/plot_cases_month.jpeg"), width = 7, height = 4)</pre>
Sauvegardez la figure de résultat en une image au format .jpeg dans votre dossier <i>output</i> et nommez-la <i>plot_cases_month</i> .	ggsave(Triename = pasteo(output_Torder, /prot_cases_month.jpeg), wrutin = /, nergit = 4)
Remarque : la fonction <i>paste0()</i> colle toutes les chaînes de texte que vous avez fournies, sans espaces entre elles.	
Tracez les données de cas par mois du diagnostic et par leur genre.	<pre>cases %>% group_by(Diagnosis_month, Gender) %>% summarise(Count = n()) %>%</pre>
D'abord, résumez (summarise) les données des cas dans un tableau dénombrant les cas selon le mois de leur diagnostic et selon leur genre, puis redirigez ce tableau de fréquence dans une commande GGPLOT pour obtenir un diagramme à barres dont l'axe de x est Diagnosis Month, et l'axe des y, Count. Dans les graphiques à barres, vous pouvez utiliser des couleurs pour stratifier vos données par le biais d'une autre variable (dans ce cas, le genre) en spécifiant fill= Gender dans l'appel aes().	<pre>ggplot(aes(x=as.Date(Diagnosis_month), fill = Gender, y = Count)) + geom_bar(stat="identity", position = "stack") + scale_x_date(date_labels = "%b %Y") + theme_minimal() + ylab("Case count") + xlab("Month and Year of Diagnosis") + scale_fill_manual(values=c("green", "orange"))</pre>

Utilisez le même formatage que le graphique précédent en incluant toutefois les changements suivants :

- Faites en sorte que vos barres de traçage soient empilées (en utilisant Position = "stack") plutôt qu'une à côté de l'autre (c.-à-d. position = "dodge").
- Ajoutez les étiquettes suivantes : pour l'axe des x, Month and Year of Diagnosis; pour l'axe des y, Case Count.

Précisez les couleurs des barres en attribuant le vert pour les femmes et l'orange pour les hommes à l'aide de l'option scale_fill_manual. L'ordre selon lequel vous énumérez ces couleurs correspondra à l'ordre de tout facteur de variable. Si vous ne connaissez pas l'ordre, vous pouvez toujours vérifier à l'aide de la fonction levels() et du code levels(cases\$Gender).

Sauvegardez la figure de résultat en une image au format .jpeg dans votre dossier *output* et nommez-la *plot_cases_month_gender*.

ggsave(filename = paste0(output_folder, "/plot_cases_month_gender.jpeg"), width = 7, height = 4)

Tracez les données des cas par mois du diagnostic et par leur niveau d'infectiosité. D'abord, résumez (summarise) les données des cas dans un tableau dénombrant les cas selon le mois de leur diagnostic et selon leur statut d'infectiosité, puis redirigez ce tableau de fréquence dans une commande GGPLOT pour obtenir un diagramme à barres dont l'axe de x est Diagnosis Month, et l'axe des y, Count. Établissez les couleurs des barres : green=low; yellow=moderate; orange=high et red=very high. Pour vérifier l'ordre des niveaux pour la variable Infectiousness, entrez le code levels(cases\$Infectiousness).	<pre>cases %>% group_by(Diagnosis_month, Infectiousness) %>% summarise(Count = n()) %>% ggplot(aes(x=as.Date(Diagnosis_month), fill = Infectiousness, y = Count)) + geom_bar(stat="identity", position = "stack")+ scale_x_date(date_labels = "%b %Y") + theme_minimal() + ylab("Case count") + xlab("Month and Year of Diagnosis") + scale_fill_manual(values=c("green", "yellow", "orange", "red"))</pre>
Utilisez le même formatage que le graphique précédent.	
Sauvegardez le résultat en une	ggsave(filename = paste0(output_folder, "/plot_cases_month_infectiousness.jpeg") , width = 7, height = 4)
image au format .jpeg dans votre	
dossier <i>output</i> et nommez-la	
plot_cases_month_infectiousness.	
Assurez-vous d'inclure un titre dans	
votre script avec des détails	

concernant le but, l'auteur, la date,	
les modifications et d'autres notes	
pertinentes.	
Sauvegardez votre script en tant que	
03_1_plot_case_time.R.	

6. Tracez les contacts selon leur démographie :
En prime (si vous avez encore du temps)! Essayez d'explorer des thèmes différents.
https://ggplot2.tidyverse.org/reference/ggtheme.html (EN)

Tâche	Code
Ouvrez un nouveau script et sauvegardez-le dans votre dossier Exercise_Day2/scripts sous le nom de	
03_2_plot_contact_demographics.R.	
Tracez les données des cas par mois du diagnostic et par leur genre.	<pre>contacts %>% group_by(Agegroup, Gender) %>% summarise(Count = n()) %>%</pre>
D'abord, résumez (summarise) les données des cas dans un tableau de fréquence dénombrant les groupes d'âge parmi les groupes de contacts et selon le mois de leur diagnostic et selon leur genre, puis redirigez ce tableau de fréquence dans une commande GGPLOT dont l'axe de x est Agegroup, fill est Gender, et l'axe des y, Count.	<pre>ggplot(aes(x= Agegroup, y = Count, fill = Gender)) + geom_bar(stat="identity", position = "dodge")+ theme_minimal() + ylab("# Contacts") + xlab("Age group") + scale_fill_manual(values=c("green", "orange"))</pre>

image au format .jpeg dans votre dossier

plot_contacts_agegender_count.

output et nommez-la



Tracez les données des cas par groupe d'âge et selon les proportions de genre.

D'abord, faites un tableau de fréquences incluant les groupes d'âge des contacts et les genres des cas. Ensuite, vous devrez les détacher (*ungroup*) pour éviter que vos proportions soient calculées dans la première variable, dans ce cas-ci, *Agegroup*. Une fois que vous les avez détachés, créez une variable pour calculer vos proportions en établissant le total en tant que dénominateur et nommez-la *Proportion*. Redirigez-les dans *GGPLOT* et nommez l'axe de x *Agegroup*, et l'axe des y, *Proportion*, puis indiquez *fill* suivi de *Gender*.

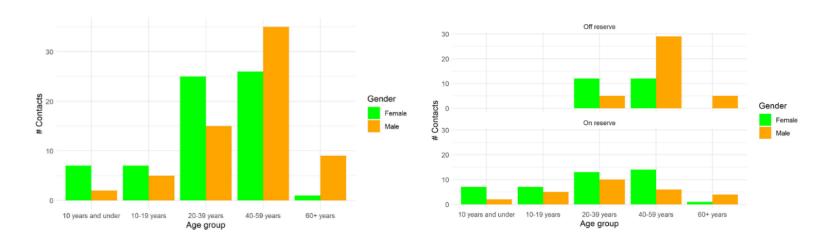
Utilisez le même formatage que le graphique précédent, mais effectuez les changements suivants :

- Ajoutez les étiquettes suivantes : pour l'axe des x, Age group; pour l'axe des y, % total contacts.
- Ajoutez des étiquettes à chacune des barres en utilisant l'option aes(label). Précisez que vous voulez afficher la Proportion et un signe %. De plus, précisez la position de vos étiquettes en utilisant position dodge

```
contacts %>%
 group_by(Agegroup, Gender) %>%
 summarise(Count = n()) %>%
 unaroup() %>%
 mutate(Proportion = round(100*Count/sum(Count),1)) %>%
 ggplot(aes(x= Agegroup, y = Proportion, fill = Gender)) +
 geom_bar(stat="identity", position = "dodge")+
 theme_minimal() +
 ylab("% total contacts") + xlab("Age group") +
 scale_fill_manual(values=c("green", "orange")) +
 geom_text(aes(label=paste0(Proportion, "%")), position=position_dodge(width=0.9), vjust=-0.25)
```

(pour que les étiquettes se retrouvent au-dessus des barres de votre graphique) et définissez la taille de la police de l'étiquette. Sauvegardez la figure de résultat en une image au format .jpeg dans votre dossier output et nommez-la plots_contacts_agegender_prop.	<pre>ggsave(filename = paste0(output_folder, "/plot_contacts_agegender_prop.jpeg"), width = 7, height = 4)</pre>
En prime (si vous avez encore du temps)! Essayez d'exclure la ligne suivante du code ci-dessus : ungroup() %>% Quel effet cela a-t-il sur votre graphique? Créez deux graphiques dans une figure pour inclure les contacts par âge et par genre ainsi que s'ils résident dans la réserve ou à l'extérieur de celle-ci. D'abord, faites un tableau de fréquences incluant les groupes d'âge des contacts et les nombres de cas selon leur genre et leur emplacement. Utilisez l'option .drop = FALSE, qui permet à votre tableau sommaire d'inclure des zéros dans les tableaux et figures. Redirigez le tableau de fréquences dans GGPLOT et nommez l'axe des x Agegroup et l'axe des y, Count, et indiquez fill suivi de Gender.	<pre>contacts %>% group_by(Agegroup, Gender, Contact_location, .drop = FALSE) %>% summarise(Count = n()) %>% ggplot(aes(x= Agegroup, y = Count, fill = Gender)) + geom_bar(stat="identity", position = position_dodge(preserve = "single"))+ theme_minimal() + ylab("# contacts") + xlab("Age group") + scale_fill_manual(values=c("green", "orange")) + facet_wrap(vars(Contact_location), nrow =2)</pre>

Utilisez le même formatage que le graphique précédent, mais effectuez les changements suivants : - Positionnez la barre et son tracé côte à côte tout en conservant la largeur de la barre à l'aide du code suivant : position = position_dodge(preserve = "single"). - Ajoutez les étiquettes suivantes : pour l'axe des x, Age group; pour l'axe des y # contacts. - Utilisez l'option de facet_wrap pour créer un panneau fondé sur l'emplacement des contacts (Contact_location). Indiquez que vous voulez deux rangées (nrow=2).	
Sauvegardez la figure de résultat en une	ggsave(filename = paste0(output_folder, "/plot_contacts_location.jpeg"), width = 7, height = 4)
image au format .jpeg dans votre dossier	
output et nommez-la	
plots_contacts_location.	
Assurez-vous d'inclure un titre dans	
votre script avec des détails concernant	
le but, l'auteur, la date, les modifications	
et d'autres notes pertinentes.	
Sauvegardez votre script en tant que	
03_2_plot_contact_demographics.	



7. Créez un tableau de fréquences bien formaté pour le lieu des infections en utilisant Flextables :

Tâche	Code
Ouvrez un nouveau script et sauvegardez-le dans votre dossier Exercise_Day2/scripts sous le nom de 03_3_tab_case_site.R. D'abord, résumez (summarise) les données des cas dans un tableau de fréquence selon le lieu d'infection. Nommez le nouveau tableau de données case_site_infection. Puisque nous voulons avoir le nombre de cas par lieu d'infection, vous devrez utiliser la fonction group_by, puis site of infection.	<pre>case_site_infection <- cases %>% group_by(Site_infection) %>% summarise(Count = n())</pre>
Pour afficher votre tableau, vous pouvez cliquer sur le nouveau tableau contenant vos données nommé	

case_site_infection ou inscrire le code case site infection. Pour ajouter une rangée de totaux, vous devez créer un totals_site_infection = cases %>% tableau d'une rangée (nommé totals site infection) qui summarise(Count = n()) %>% ne regroupe pas les variables pour avoir le nombre total. mutate(Site_infection = "Total") %>% select(Site_infection , Count) Utilisez les fonctions suivantes afin de créer votre tableau: Summarise – donne le nombre total de cas. *Mutate* – vous permet de créer une nouvelle colonne afin de correspondre au tableau de fréquences que vous avez créé plus tôt, vous pouvez ensuite y annexer le nombre total de rangées. Select – limite les colonnes pour correspondre au tableau de fréquences créé plus tôt. Pour afficher votre tableau, vous pouvez cliquer sur le nouveau tableau que vous avez créé nommé totals site infection ou inscrire le code totals site infection. Associez le tableau avec le nombre total de rangées en case_site_infection <- rbind(case_site_infection, totals_site_infection) ; rm(totals_site_infection)</pre> utilisant la fonction rbind. Remarque : La fonction rm est utilisée pour retirer des objets inutiles pour l'analyse. Dans cet exemple,

totals_site_infection a été retiré puisqu'il n'était plus nécessaire après la combinaison des tableaux.

Créez des flextables à l'aide les options suivantes :

- Définissez la couleur de l'arrière-plan de l'en-tête à gris (#E6E6E6) en utilisant la fonction bg.
- Mettez la police de l'en-tête en gras en utilisant la fonction *bold*.
- Modifiez la taille de la police à 10 points dans toutes les parties du tableau en utilisant la fonction *fontsize*.
- Changez le type de police pour Arial en utilisant la fonction font.
- Centrez et justifiez le corps de votre texte en utilisant la fonction *align*.
- Modifiez l'en-tête de colonne site_infection pour Site of Infection en utilisant la fonction set header labels.
- Alignez la première colonne à gauche (Sight_infection) en utilisant la fonction align.
- Mettez en gras la police de la rangée Total en utilisant la fonction bold (Indice : c'est la sixième rangée).
- Ajustez la largeur de la première colonne (Site_infection) à 1,5 pouce en utilisant la fonction width.
- Ajoutez le titre: Site of TB infection à la figure en utilisant la fonction set_caption. Utilisez autonum pour que le titre de la légende de cette figure affiche un numéro dans Word.

L'article suivant offre un excellent aperçu des *flextables* et de la manière dont on peut les formater :

```
tab_case_site_infection <- flextable(case_site_infection) %>%
  bg(bg = "#E6E6E6", part = "header") %>%
  bold(part = "header") %>%
fontsize(size = 10, part = "all") %>%
font(part = "all", fontname = "Arial") %>%
  align(align = "center", part = "all") %>%
  set_header_labels(Site_infection = "Site of infection") %>%
  align(j=c("Site_infection"), align = "left") %>%
  bold(i = 6, bold = TRUE, part = "body") %>%
  width(j = 1, width = 1.5) %>%
  set_caption(" Site of TB infection", style = "Table Caption", autonum = "autonum")
```

https://davidgohel.github.io/flextable/articles/overview.html (EN).	
Imprimez le tableau.	tab_case_site_infection
Nettoyez votre espace de travail en retirant tout objet qui n'a pas sa place dans l'analyse en utilisant la fonction rm. Dans cette situation, retirez case_site_infection.	rm(case_site_infection)
Assurez-vous d'inclure un titre dans votre script avec des détails concernant le but, l'auteur, la date, les modifications et d'autres notes pertinentes.	
Sauvegardez votre script en tant que 03_3_tab_case_site.R.	

Site of TB infection

Site of infection	Count
Abdominal	1
Meningeal	1
Miliary	1
Pleural	4
Pulmonary TB	4
Total	11

8. Dessinez un graphique de réseau social afin d'illustrer les relations entre les cas et les contacts :

D'abord, nous devons transformer nos tableaux de données des cas et des contacts en tableaux de données de liens ou de nœuds.

Il y a des milliers de façons de le faire! Le code ci-dessous n'est qu'un exemple parmi tant d'autres.

Tâche	Code
Ouvrez un nouveau script et sauvegardez-le dans votre dossier <i>Exercise_Day2/scripts</i> sous le nom de <i>04_1_plot_sna.R</i> .	
Créez un tableau de données de liens en utilisant la fonction <i>edge</i> . Cela établit la relation entre les cas et les contacts. Nous n'avons besoin que de deux variables : les identifiants des cas (<i>CaseID2</i>) et les identifiants des contacts (<i>ContactID2</i>).	<pre>edges <- contacts %>% select(CaseID2, ContactID2) %>% rename(from = CaseID2, to = ContactID2) %>% arrange(from,to)</pre>
Renommez les colonnes ainsi : CaseID2= "from" et ContactID2= "to". Réorganisez les colonnes (en utilisant arrange)	
de façon à ce que <i>from</i> soit en premier.	
Créez un tableau de données de nœuds pour les données des contacts et nommez-le <i>nodes_a</i> .	<pre>nodes_a <- contacts %>% filter(!grepl("CASE", ContactID)) %>% select(ContactID2, Gender, Contact_location, Agegroup, Contact_age_years) %>% rename(ID = ContactID2, Location = Contact_location, Age_years = Contact_age_years) %>% distinct() %>%</pre>
Réduisez la liste <i>case-contact</i> pour n'indiquer que les contacts uniques, excluant ainsi les cas qui sont aussi déclarés comme contacts. Excluez toutes les rangées qui contiennent une chaîne de texte <i>CASE</i> dans le <i>ContactID</i> (en utilisant <i>filtre</i>).	<pre>mutate(Classification = "Contact")</pre>

Sélectionnez les variables dont on a besoin (ContactID2, Gender, Contact_location, Agegroup, Contact_age_years). Renommez les variables de manière appropriée (ID = ContactID2, Location = Contact_location, Age_years = Contact_age_years).	
Dédupliquez (en utilisant la fonction <i>distinct</i>). Sélectionnez seulement les rangées uniques.	
Créez une nouvelle colonne (en utilisant <i>mutate</i>) et assignez à tous la classification de <i>Contact</i> .	
Créez un tableau de données de nœuds à partir de vos données de cas et nommez-le nodes_b. Sélectionnez les variables dont vous avez besoin (CaseID2, Gender, Location, Agegroup, Age_years).	<pre>nodes_b <- cases %>% select(CaseID2, Gender, Location, Agegroup, Age_years) %>% rename(ID = CaseID2) %>% mutate(Classification = "Case")</pre>
Renommez ID = CaseID2.	
Créez une nouvelle colonne (en utilisant <i>mutate</i>) et assignez à tous la classification de <i>Case</i> .	
Reliez les deux tableaux de données correspondants (en utilisant <i>rbind</i>). Pour ce faire, les colonnes doivent avoir les mêmes noms et être dans le même ordre.	nodes <- rbind(nodes_a, nodes_b) ; rm(nodes_a, nodes_b)

Retirez les tableaux de données <i>nodes_a</i> et <i>nodes_b</i> , puisqu'ils ne sont plus nécessaires (en utilisant <i>rm</i>).	
Observez les tableaux de données de nœuds que vous avez créés. Sont-ils reliés correctement?	
Convertissez notre tableau de liens en un objet structuré <i>tbl_graph</i> en utilisant la fonction <i>as_tbl_graph()</i> de <i>tidygraph</i> . On peut ensuite y soumettre plusieurs types de données d'entrée différents comme <i>data.frame</i> , <i>matrix</i> , <i>dendrogram</i> , <i>igraph</i> , etc.	<pre>nodes_full <- nodes %>% select(ID, Classification, Location) %>% arrange(ID) edges_full <- edges</pre>
Renommez respectivement <i>edges</i> et <i>nodes</i> par <i>edges_full</i> et <i>nodes_full</i> (pour clarifier les choses durant le codage).	
Sélectionnez les variables dont on a besoin (<i>ID</i> , <i>Classification</i> , <i>Location</i>).	
Classez par ID (en utilisant arrange)	
Créez un objet de réseau tidygraph. Indiquez à tidygraph quel tableau de données correspond aux nodes et edges. Remarque : L'option directed=FALSE spécifie que les relations sont non directionnelles dans ce cas.	<pre>network_full <- tbl_graph(nodes = nodes_full,</pre>

Définissez les étiquettes qui apparaîtront sur le graphique.

Dans ce cas, *ID* représente ce que l'on veut indiquer comme étiquette (en utilisant la fonction *select*).

Essayez d'exécuter le code avec et sans l'énoncé %>% pull() à la fin. À quoi sert la fonction pull() dans cette situation selon yous?

Créez un graphique de réseau (notez comme cela ressemble à l'utilisation d'un *ggplot*!).

Ajoutez les modifications suivantes au formatage de votre tracé :

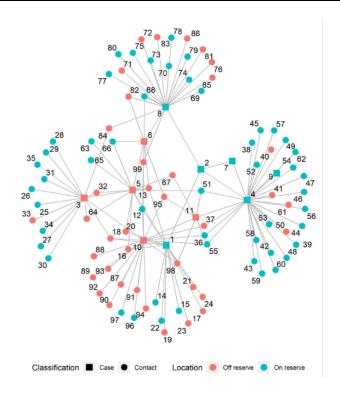
- Définissez la couleur des lignes connectant les liens pour gris (bdbdbd) (en utilisant geom_edge_link0).
- Définissez la couleur de node pour qu'elle s'ajuste en fonction de la variable Location et de la forme de Classification (en utilisant aes).
- Définissez le degré de transparence des points (en utilisant *alpha*).
- Définissez la taille des points à 4 (en utilisant size).
- Sélectionnez votre palette de couleur (en utilisant *scale_fille_brewer*).
- Ajoutez les étiquettes que vous avez choisies au courant de l'étape précédente (nommées label_full) et formatez les tableaux pour ne pas qu'ils se chevauchent (en utilisant repel= TRUE).

```
label_full <- nodes_full %>%
  select(ID) %>%
  pull()
```

```
network full %>%
 ggraph() +
 geom_edge_link0(color = "#bdbdbd") +
 geom_node_point(aes(colour = Location, shape = Classification),
                  alpha = 1.
                  size = 4) +
 scale_fill_brewer(type = "qual",
                    palette = 5) +
 geom_node_text(label = label_full,
                 repel = TRUE.
                 point.padding = 0.1,
                segment.color = NA) +
 theme(panel.background = element_blank(),
        plot.title = element_text(size = 20),
       legend.position = "bottom") +
 scale\_shape\_manual(values = c(15, 16))
```

 Ajustez l'espacement des étiquettes selon les points en établissant une option pour l'argument point.padding. Retirez les lignes reliant les étiquettes aux paints an apécifiant MA dans l'argument. 	
points en spécifiant NA dans l'argument segment.color.	
 Définissez l'arrière-plan pour qu'il soit vide (en utilisant panel.background= element(blank)). 	
 Changez la taille de la police du titre à 20 points (en utilisant element_text(size=20)). 	
 Déplacez la légende vers le bas (en utilisant legend.position= "bottom"). 	
 Définissez les formes que vous voulez utiliser pour les points en utilisant 	
scale_shape_manual. Définissez les cas en tant que carrés remplis (option 15) et les	
contacts en tant que cercles remplis (option 16).	
- Consultez le lien suivant pour plus d'options	
de formes : http://sape.inf.usi.ch/quick- reference/ggplot2/shape (EN)	
Sauvegardez le tracé de résultat en une image au	ggsave(filename = paste0(output_folder, "/plot_sna_location.jpeg"), width = 6, height = 7)
format .jpeg dans votre dossier des extrants	
approprié et nommez-le <i>plot_sna_location</i> .	
Remarque : Nous voulons que l'image soit assez	
large (6"x7").	
Assurez-vous d'inclure un titre dans votre script	
avec des détails concernant le but, l'auteur, la	

date, les modifications et d'autres notes	
pertinentes.	
Sauvegardez votre script en tant que	
04_1_plot_sna.	



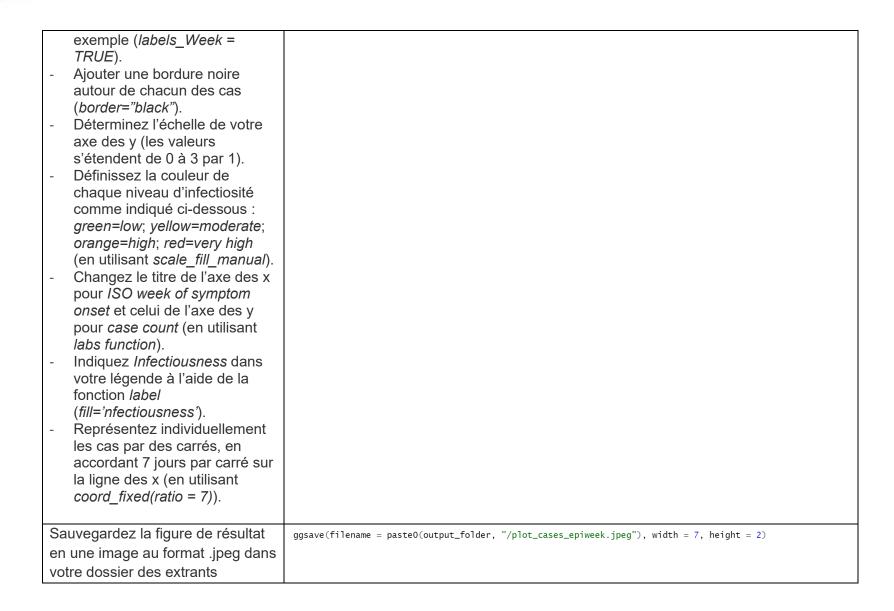
9. En prime (si vous avez encore du temps)! Tracez une courbe épidémique illustrant la semaine lors de laquelle les symptômes sont apparus incluant les niveaux d'infectiosité codés à l'aide de couleurs différentes :

Remarque : Le paquet *Incidence* ne fait pas partie de *tidyverse*. Par conséquent, il utilise les notations de la programmation de base de R (p. ex. pour travailler avec des données, vous devez nommer le tableau de données ainsi que les variables en

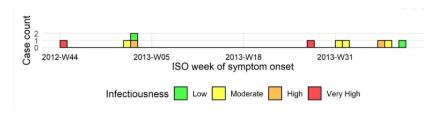
les séparant à l'aide du signe \$ ou de l'argument df\$var1). Cependant, il est un paquet très simple d'utilisation pour ses usagers épidémiologistes puisqu'il a été réalisé par la R Epidemics Consortium (RECON).

Tâche	Code
Ouvrez un nouveau script et	
sauvegardez-le dans votre dossier	
Exercise_Day2/scripts sous le	
nom de 05_1_plot_epicurve.R.	
Vérifiez le format de date (en	class(cases\$`Symptom_date`)
utilisant <i>class</i>).	<pre>cases\$Symptom_date = as.Date(cases\$Symptom_date, format = "%d-%m-%Y")</pre>
Ce paquet fonctionne en	
reconnaissant les dates en tant	
que Date, et non POSIXct (pour	
en savoir plus, saisissez ?POSIXct	
dans la console).	
Convertissez vos données vers le	
format Date (%d-%m-%Y), si	
nécessaire (en utilisant <i>as.Date</i>).	
Créez un thème de format pour la	my_theme <- theme_minimal(base_size = 12) +
courbe épidémique en utilisant le	theme(panel.grid.minor = element_blank()) + theme(legend.position="bottom") +
langage <i>ggplot2</i> pour effectuer les	theme(axis.text.x = element_text(angle = 0, hjust = 0.5, vjust = 0.25, color = "black"))
modifications de mise en forme	
suivantes :	
- Réglez le thème à <i>minimal</i> (c	
à-d. sans arrière-plan,	
annotations, etc.) en utilisant	
theme minimal.	

 Indiquez la taille de police de base (tous les éléments de texte du <i>plot</i>) à 12 points (base_size=12). Supprimez le quadrillage secondaire. Déplacez la légende en bas (legend.position=bottom). Ajustez la hauteur et l'angle de l'axe des x et attribuez le noir comme couleur de police. Créez un objet d'incidence en fonction de la date d'apparition des symptômes par intervalle de 7 jours regroupé par degré 	<pre>i.7 <- incidence(cases\$symptom_date, interval = 7, groups = cases\$Infectiousness)</pre>
d'infectiosité.	
Tracez l'objet d'incidence (pour créer la courbe épidémique). Appliquez le thème que vous avez créé ci-dessus (<i>my_theme</i>) et apportez-y les modifications suivantes :	<pre>plot(i.7, show_cases = TRUE, border = "black", labels_week = TRUE) + my_theme + scale_y_continuous(breaks=seq(0, 3, 1)) + scale_fill_manual(values=c("green", "yellow", "orange", "red")) + labs(x = "ISO week of symptom onset" , y = "Case count", fill="Infectiousness") + coord_fixed(ratio = 7)</pre>
 Représentez chaque cas dans la figure par un rectangle unique (show_cases = TRUE). Assurez-vous que les étiquettes de valeur de l'axe des x reflètent les séparations selon la semaine, contrairement à quelque chose comme le 1^{er} jour du mois par 	



approprié à l'aide de ggsave et	
nommez-la <i>plot_cases_epiweek</i> .	
Sauvegardez votre script en tant	
que 05_1_plot_epi_curve.	



10. En prime (si vous avez encore du temps)! Créez un tableau présentant l'emplacement des cas et des contacts à l'intérieur et à l'extérieur de la réserve :

Tâche	Code
Ouvrez un nouveau script et sauvegardez-le dans votre dossier Exercise_Day2/scripts sous le nom de 05 2 tab location.R.	
Vous devrez d'abord avoir préparé vos données! Créez un nouveau tableau de données contenant les deux colonnes <i>Location</i> (à l'intérieur ou à l'extérieur de la réserve) et <i>Classification</i> (cas, contact) que vous nommerez <i>location_cases</i> .	<pre>location_cases <- cases %>% select(Location) %>% mutate(Classification = "Cases")</pre>

Extrayez la colonne *Location* du tableau de données des cas (en utilisant *select*) et créez une nouvelle colonne nommée *Classification* (en utilisant *mutate*).

Créez un tableau de données de contacts contenant les mêmes colonnes que celles que vous avez créées pour les cas cidessus (*Classification* et *Location*) et nommez-le *location* contacts.

Excluez toutes les rangées qui contiennent la chaîne de texte *CASE* dans le *ContactID* (en utilisant *filter* et l'argument *!grepl*). Vous souvenez-vous de ce que font ces fonctions?

Ne sélectionnez que les rangées uniques (en utilisant distinct) et extrayez la colonne Location (en utilisant select). Renommez contact_location par Location (en utilisant rename) pour que cela corresponde aux noms de variables que vous avez créés pour les données location_cases. Recréez une nouvelle colonne pour qu'elle fasse la lecture des Contacts de toutes les rangées (en utilisant mutate). Nommez-la Classification.

```
location_contacts <- contacts %>%
  filter(!grepl("CASE", ContactID)) %>%
  distinct() %>%
  select(Contact_location) %>%
  rename(Location = Contact_location) %>%
  mutate(Classification = "Contacts")
```

Combinez les deux tableaux de données que vous venez de créer en utilisant la fonction *bind* pour que l'emplacement des cas et des contacts se retrouve dans une colonne.

 $location <- \ rbind(location_cases, \ location_contacts) \ ; \ rm(location_cases, \ location_contacts)$

Rappel: Vous pouvez utiliser la fonction rm afin de retirer les données désormais inutiles pour les tableaux de données (location_cases, location_contacts), et ce, afin de maintenir l'ordre dans votre espace de travail.

Résumez (summarise) la liste des nouveaux emplacements dans un tableau de fréquences avec le nombre de cas et de contacts à l'intérieur de la réserve ou à l'extérieur de celui-ci.

Utilisez les fonctions *group_by* et *summarise* pour grouper et totaliser les données par classification et par lieu. Créez une colonne avec le % de *location* (en utilisant *mutate*).

```
location <- location %>%
  group_by(Classification, Location) %>%
  summarise(Count = n()) %>%
  mutate(Percent = round(100*Count/sum(Count),1))
```

Affichez le tableau de fréquences (nommez-le *tab_location*) en tant que *flextable* et affinez sa mise en forme à l'aide des options suivantes :

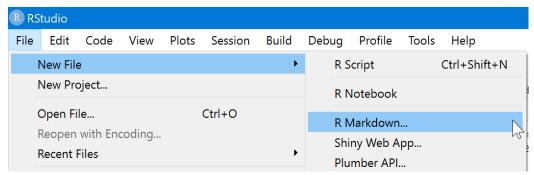
- Définissez la couleur de l'arrière-plan de l'en-tête à gris (#E6E6E6) (en utilisant bg).
- Mettez la police de l'en-tête en gras en utilisant la fonction *bold*.
- Définissez la taille de police à 10 points dans tout le tableau (en utilisant fontsize).
- Changez le type de police et choisissez Arial (en utilisant font).
- Justifiez tout le texte au centre (du corps et de l'en-tête) en utilisant align.
- Alignez la première colonne (Location) à gauche (en utilisant align).
- Modifiez le nom de l'en-tête de colonne "Percent" pour "Percent (%)" (en utilisant set_header_labels).
- Combinez verticalement les rangées dupliquées (colonnes 1 et 2) pour qu'elles ne se répètent pas (en utilisant merge v).
- Ajoutez le titre suivant à la figure (en utilisant set_caption): "Residential location of TB cases and contacts".
 Définissez le style "Table Caption" et utilisez autonum pour que la légende

```
tab_location <- flextable(location) %>%
  bg(bg = "#E6E6E6", part = "header") %>%
  bold(part = "header") %>%
 bold(part = "header") %>%
fontsize(size = 10, part = "all") %>%
font(part = "all", fontname = "Arial") %>%
align(align = "center", part = "body") %>%
align(align = "center", part = "header") %>%
align(j=c("Location"), align = "left") %>%
set_header_labels(percent = "Percent (%)") %>%
  merge_v(j = c(1,2)) \%>\%
  set_caption(" Residential location of TB cases and contacts", style = "Table Caption", autonum = "autonum" ) %>%
  fix_border_issues() %>%
  autofit()
```

de cette figure soit numérotée dans Word.	
 Notez que combiner des rangées peut quelquefois supprimer quelques bordures extérieures. Utilisez l'argument fix_border_issues pour régler ce problème. Créez des colonnes bien espacées en termes de largeur (en utilisant autofit). 	
Imprimez le tableau.	tab_location
Nettoyez votre espace de travail en	rm(location)
retirant tout objet qui n'a pas sa place	Till (Tocac Toll)
dans l'analyse en utilisant la fonction rm.	
Assurez-vous d'inclure un titre dans votre	
script avec des détails concernant le but,	
l'auteur, la date, les modifications et	
d'autres notes pertinentes.	
Sauvegardez votre script en tant que	
05_2_tab_location.R.	

11. Créez un rapport automatisé :

Créez un nouveau fichier R Markdown en effectuant le chemin suivant : File > New File > R Markdown



Sélectionnez le format des extrants (*Output Format*) par défaut : Word Cliquez _> *OK*

Sauvegardez ce fichier sous le nom de Day2_final.Rmd dans votre dossier de scripts.

Remarque : Trouvez et révisez le *R Markdown cheat sheet* et le document *TB 101 primer* que nous vous avons fournis dans le matériel de cours. Gardez-les en main afin de les utiliser pour vous guider dans cette section.

Tâche	Code

Révisez le modèle de fichier nouvellement créé de R Markdown :

• Quel type de document sera créé à partir de

ce code?

- Que signifie ```{r}
 au début du
 court paragraphe
 de code?
- Que signifie ``` à la fin du court paragraphe de code?
- Qu'arrive-t-il si vous pesez sur le bouton Knit

vous sauvegardez le document créé?

 Comment le texte provenant du modèle de fichier de R Markdown apparaît-il maintenant dans le dossier de résultat?

```
2 title: "Untitled"
 3 output: word_document
 6 * ```{r setup, include=FALSE}
   knitr::opts_chunk$set(echo = TRUE)
 9
10 - ## R Markdown
12 This is an R Markdown document. Markdown is a simple formatting syntax for authoring HTML,
    PDF, and MS Word documents. For more details on using R Markdown see
    <a href="http://rmarkdown.rstudio.com">http://rmarkdown.rstudio.com</a>.
14 When you click the **Knit** button a document will be generated that includes both content as
    well as the output of any embedded R code chunks within the document. You can embed an R code
    chunk like this:
15
16 - ```{r cars}
                                                                                              ∰ ¥ ▶
17 summary(cars)
18 -
19
20 → ## Including Plots
22 You can also embed plots, for example:
24 - ```{r pressure, echo=FALSE}
25 plot(pressure)
26 -
27
28 Note that the 'echo = FALSE' parameter was added to the code chunk to prevent printing of the
    R code that generated the plot.
29
```

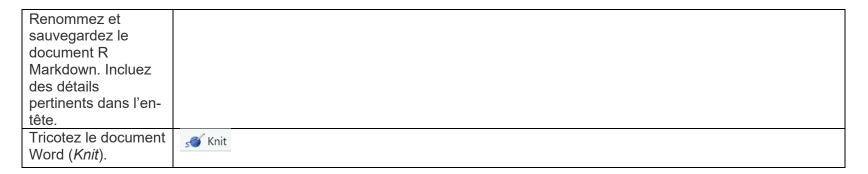
Comment les	
titres sont-ils	
ajoutés?	
Comment la	
police du texte	
est-elle mise en	
gras?	
Consultez les	
documents suivants	
: R Markdown	
Reference Guide et	
R Markdown Cheat	
Sheet.	
Fermez le nouveau	
fichier R Markdown.	
Ouvrez et révisez	
Day2.Rmd.	
À quoi sert la	
fonction source() ³ ?	
Ajoutez deux lignes	
au paragraphe de	
titre suivant <i>date</i> :	
1. Modified by:	
[ajoutez votre	
nom].	
2. Date modified :	
[ajoutez la date].	

³ Pour plus d'information sur comment faire des scripts dans R, consultez le lien suivant : https://www.earthdatascience.org/courses/earth-analytics/multispectral-remote-sensing-data/source-function-in-R/

```
Révisez et utilisez le
                      # SETUP: set markdown file global (i.e. overall) options
                       # this sets options for the whole document: here we have specified
code dans le bloc
                       # not to show/"echo" the code in knitted output, and not to show warning
setup à droite
                       # messages in output.
comme exemple
pour:
                       knitr::opts chunk$set(echo = FALSE, message = FALSE)
   a) Définir
      l'emplaceme
                       #Identify the location of the current script relative to project root directory.
      nt du paquet
                       here::i am("Exercise Day2/scripts/Day2 final.Rmd")
       here()
   b) Charger les
                       # LOAD: packages and data
       librairies et
                       #Use source() to load required libraries and load data, recycling the scripts written earlie
       les données
                       source(here::here("Exercise_Day2","scripts","01_2_load_libraries.r"))
       en utilisant
                       source(here::here("Exercise Day2", "scripts", "01_3_load_data.r"))
       source() pour
       accéder aux
                       # CLEAN: inspect data, clean if necessary, and create new variables
                       source(here::here("Exercise Day2","scripts","02 1 clean data.r"))
       scripts que
       vous avez
      déjà écrits
   c) Nettoyez les
       données en
       utilisant
       source() pour
       accéder au
      script de
       nettoyage
       des données
                      autonum <- run_autonum(seq_id = "tab", bkm = NULL, post_label = ":", pre_label = "Table ")</pre>
Expliquez dans vos
propres mots ce que
le code à droite
permet de faire.
```

Au besoin, modifiez le code à droite pour refléter la figure que vous avez créée lorsque vous avez tracé les cas par mois.	```{r epicurve, fig.width=7, fig.height=4, fig.cap= "TB cases by date of diagnosis"} knitr::include_graphics(here("Exercise_Day2","output", "plot_cases_month.jpeg"))
Au besoin, modifiez le code à droite pour refléter la figure que vous avez créée lorsque vous avez tracé les cas par mois et par genre.	```{r , fig.width=7, fig.height=4, fig.cap= "TB cases by date of diagnosis and gender"} knitr::include_graphics(here("Exercise_Day2","output", "plot_cases_month_gender.jpeg")) ```
Au besoin, modifiez le code à droite pour refléter la figure que vous avez créée lorsque vous avez tracé les cas par mois et par degré d'infectiosité.	```{r time_infectiousness, fig.width=7, fig.height=4, fig.cap="TB cases by date of diagnosis and infectiousness"} knitr::include_graphics(here("Exercise_Day2","output", "plot_cases_month_infectiousness.jpeg"))
Si vous avez réalisé la courbe épidémique bonus, utilisez le code à droite pour refléter la figure que vous avez créée. Sinon, supprimez cette ligne.	```{r iso_epicurve, fig.width=7, fig.height=2, fig.cap="TB cases by week of symptom onset"} knitr::include_graphics(here("Exercise_Day2","output", "plot_cases_epiweek.jpeg")) ```

Au besoin, modifiez le code à droite pour refléter la figure que vous avez créée lorsque vous avez tracé les contacts par âge.	```{r contact_demogs_counts, fig.width=7, fig.height=4, fig.cap= "TB contacts by age group and gender, counts" } knitr::include_graphics(here("Exercise_Day2","output", "plot_contacts_agegender_count.jpeg"))
Au besoin, modifiez le code à droite pour refléter le script que vous avez créé pour analyser les lieux.	<pre>source(here("Exercise_Day2","scripts","03_3_tab_case_site.r"))</pre>
Si vous avez réalisé le tableau bonus, utilisez le code à droite pour refléter le script que vous avez créé. Sinon, supprimez cette ligne.	<pre>source(here("Exercise_Day2","scripts","05_2_tab_location.r"))</pre>
Au besoin, modifiez le code à droite pour refléter la figure que vous avez créée lorsque vous avez tracé le diagramme du réseau social.	<pre>knitr::include_graphics(here("Exercise_Day2","output", "plot_sna_location.jpeg"))</pre>
Bonus! Modifiez le texte à partir du document Word pour que fichier R Markdown reflète vos observations.	



Quelles modifications apporteriez-vous à ce nouveau document Word selon la méthode que vous avez utilisée pour le codage de vos figures et de vos analyses?

Préféreriez-vous faire le codage de vos analyses dans un seul fichier R Markdown, ou importer des scripts source individuels comme nous l'avons fait pour les exercices du premier jour? Pourquoi préféreriez-vous une approche et non l'autre?

FONCTIONS VEDETTES

En guise de référence, nous vous avons fourni une liste des principales fonctions utilisées dans le cadre de cet exercice. Les fonctions en gras sont les plus grandes vedettes de la journée.

Fonctions vedettes		
source()	bold()	
read_excel()	fontsize()	
sapply()	font()	
lapply()	align()	
factor()	set_header_labels()	
as.yearmon()	width()	
as.Date()	set_caption()	
round()	fix_border_issues()	
plot()	autofit()	
scale_y_continuous()	distinct()	
scale_fill_manual()	tbl_graph()	
labs()	grepl()	
coord_fixed()	pull()	
scale_fill_manual()	ggraph()	
geom_text()	geom_edge_link0()	
scale_fill_manual()	geom_node_point()	
facet_wrap()	scale_fill_brewer()	
vars()	geom_node_text()	

rbind()	scale_shape_manual()
rm()	str()
flextable()	table()
bg()	levels()