## Rarefaction

Haydeé

2023-10-09

Cargamos librerías y datos de las dos minas Pmt y S1.

##

```
library("phyloseq")
library("ggplot2")
library("RColorBrewer")
library("patchwork")
library(vegan)
## Loading required package: permute
## Loading required package: lattice
## This is vegan 2.6-2
setwd("~/metagenomas")
raw_metagenomes <- import_biom("metagenomes_Pmt_S1.biom")</pre>
raw_metagenomes@tax_table@.Data <- substring(raw_metagenomes@tax_table@.Data, 4)
colnames(raw_metagenomes@tax_table@.Data)<- c("Kingdom", "Phylum", "Class", "Order", "Family", "Genus",</pre>
unique(raw_metagenomes@tax_table@.Data[,"Kingdom"])
## [1] "Bacteria" "Archaea"
                                 "Eukaryota" "Viruses"
raw_metagenomes <- subset_taxa(raw_metagenomes, Kingdom == "Bacteria")</pre>
Extraemos los OTUs y calculamos el número máximo de conteos.
otu <- otu_table(raw_metagenomes)</pre>
otu <- as.data.frame(t(otu))</pre>
sample_names <- rownames(otu)</pre>
S <- specnumber(otu)
## Pmt2_S287
               S1_S286
        7887
                  7981
```

```
raremax <- min(rowSums(otu))
raremax</pre>
```

## ## [1] 2184595

Aplicamos rarefy con los OTUs, número máximo de conteos y el paso para aplicar el rarefy.

```
rare1 <- rarefy(t(otu), sample= c(seq(100000, 2000000), by = 100000), raremax), se = T, MARG = 2) rare_t <- t(rare1)
```

Guardamos los datos en una base de datos, calculamos las desviaciones estándar.

Realizamos el plot.

