

## Bioconductor raport – tRNA

### Zadanie 1.

Wczytanie plików i pakietów:

```
BiocManager::install("tRNAscanImport")
library(tRNAscanImport)
library(Biostrings)
library(rtracklayer)
BiocManager::install("tRNA")
library(tRNA)

###zad1###
human_file <- system.file("extdata",
                           file = "human.tRNAscan",
                           package = "tRNAscanImport")

human_gr <- import.tRNAscanASGRanges(human_file)
head(human_gr, 2)
istRNAGRanges(human_gr)

yeast_file <- system.file("extdata",
                           file = "yeast.tRNAscan",
                           package = "tRNAscanImport")

ecoli_file <- system.file("extdata",
                           file = "ecoli.tRNAscan",
                           package = "tRNAscanImport")

yeast_gr <- import.tRNAscanASGRanges(yeast_file)
coli_gr <- import.tRNAscanASGRanges(ecoli_file)
```

Funkcja getRNAstructureSeqs:

```
getRNAstructureSeqs(yeast_gr, joinCompletely = TRUE)
```

```
DNAStringSet object of length 299:
width seq
[1] 97 GGGCGTG TGGTC TAGT GGT T GAT TCTCG T ... CCCTGGG TTCATTCCCAGCTCGCCCC
[2] 97 GGGCACA TGGCGCAGTT GGT AGCGC GCTTCC CT ... TCATCGG TTCGATTCCGGTTGCGTCCA
[3] 97 GGTGTGT TGGCC GAGC GGTCTAA GGC GCCTGA TT ... GTAA GATGCAAGAG TTCGAATCTCTTAGCAACCA
[4] 97 GGCAACT TGGCC GAGT GGTTA A GGC GAAAGA TT ... TTT GCGCGCAGG TTCGAGTCCTGCAGTTGTCTG
[5] 97 GGAGGGT TGGCC GAGT GGTCTAA GGC GGCAGA ST ... GGT GTCCGCGCAG TTCGAACCTCGCATCCTTCA
...
[295] 97 GCTTGTA TAGTTTAATT GGT AAAAC ATTTGT ST ... TGTAAGG TTCATTTCCTTCTACAAGTA
[296] 97 GCTTTTA TAGCTTAGT GGT AAAAG GATAAA TT ... ACATGTAGT TTCGATTCTCATTAAAGGGCA
[297] 97 GTAAATA TAATTTAAT GGT AAAAT GTATGTTT ... ATCTAAG TTCAAATCCTAGTATTACCA
[298] 97 AGGAGAT TAGCT TAAT GGT T AGC ATTCGT TT ... TTATAGG TTCGAACCCCTATATTCTTA
[299] 97 TGCAATA TGATGTAATT GGT AACAT TTTAGG ST ... ATATACG TTCAAATCGTATTATTGCTA
```

Kiedy paramter joinCompletely jest ustawiony na true to zwracane są całe sekwencje tRNA.  
Kiedy ustawimy paramter na false mamy kilka list które reprezentują te same tRNA ale różne ich fragmenty strukturalne:

```
getRNAstructureSeqs(yeast_gr, joinCompletely = FALSE)
```

```

$acceptorStem
$acceptorStem$prime5
DNAStringSet object of length 299:
width seq
[1] 7 GGGCGTG chrI
[2] 7 GGGCAACA chrI
[3] 7 GGTTGTT chrI
[4] 7 GGCAACT chrI
[5] 7 GGAGGGT chrII
...
[295] 7 GCTTGTA chrmt
[296] 7 GCTTTTA chrmt
[297] 7 GTAAATA chrmt
[298] 7 AGGAGAT chrmt
[299] 7 TGCAATA chrmt

$acceptorStem$prime3
DNAStringSet object of length 299:
width seq
[1] 7 CTCGCC chrI
[2] 7 TCGTCC chrI
[3] 7 AGCAAC chrI
[4] 7 AGTTGTC chrI
[5] 7 ATCCTTC chrII
...
[295] 7 TACAAGT chrmt
[296] 7 TAAGGGC chrmt
[297] 7 TATTTAC chrmt
[298] 7 ATTTCTT chrmt
[299] 7 TATTGCT chrmt

$Dprime5
DNAStringSet object of length 299:
width seq
[1] 3 -TC TGG
[2] 3 -TC TGC
[3] 3 -TC CAA
[4] 3 -TC AGA
[5] 3 -TC TAA
...
[295] 3 -TA CAT
[296] 3 -TA GAA
[297] 3 -TA TTA
[298] 3 -TA TAC
[299] 3 -TC CAT

```

Parametr `joinFeatures = TRUE` odpowiada za to, że zwracane części sekwencji tRNA są połączone w jedną sekwencję jeśli należą one do tego samego typu. Parametr ten wyklucza się z parametrem `joinCompletely`. Np. łączone są części ramienia akceptora 3 i 5 w jedną sekwencję:

```

> gettRNAstructureSeqs(yeast_gr, joinFeatures = TRUE)
$acceptorStem
DNAStringSet object of length 299:
width seq
[1] 17 GGGCGTG---CTCGCC names
[2] 17 GGGCAACA---TCGTCC TGC
[3] 17 GGTTGTT---AGCAAC CAA
[4] 17 GGCAACT---AGTTGTC AGA
[5] 17 GGAGGGT---ATCCTTC TAA
...
[295] 17 GCTTGTA---TACAAGT CAT
[296] 17 GCTTTTA---TAAGGGC GAA
[297] 17 GTAAATA---TATTTAC TTA
[298] 17 AGGAGAT---ATTTCTT TAC
[299] 17 TGCAATA---TATTGCT CAT

$Dprime5
DNAStringSet object of length 299:
width seq
[1] 3 -TC TGG
[2] 3 -TC TGC
[3] 3 -TC CAA
[4] 3 -TC AGA
[5] 3 -TC TAA
...
[295] 3 -TA CAT
[296] 3 -TA GAA
[297] 3 -TA TTA

```

Parametr `structure` przyjmujący określone argumenty ogranicza wynik tylko do zadanych rodzajów fragmentów struktury tRNA (np. Tloop)

```
gettrNAstructureSeqs(yeast_gr, structure="Tloop")
```

```
$Tloop
DNAStringSet object of length 299:
      width seq                      names
[1]      7 TTC AATT                    TGG
[2]      7 TTC GATT                    TGC
[3]      7 TTC GAAT                    CAA
[4]      7 TTC GAGT                    AGA
[5]      7 TTC GAAC                    TAA
...
[295]    7 TTC AATT                    CAT
[296]    7 TTC GATT                    GAA
[297]    7 TTC AAT                    TTA
[298]    7 TTC GAAC                    TAC
[299]    7 TTC AAT                    CAT
```

Parametr `padSequences = TRUE` powoduje, że sekwencje tego samego typu zwracane są o tej samej długości.

```
gettrNAstructureSeqs(yeast_gr, structure="variableLoop", padSequences = FALSE)
gettrNAstructureSeqs(yeast_gr, structure="variableLoop", padSequences = TRUE)
```

```
> gettrNAstructureSeqs(yeast_gr, structure="variableLoop", padSequences = FALSE)
$variableLoop
DNAStringSet object of length 299:
      width seq                      names
[1]      5 AGGCC                    TGG
[2]      5 AGGTC                    TGC
[3]     13 TATCGTAAGATGC            CAA
[4]     14 TGGGCTTTGCCCGC          AGA
[5]     15 TGGACGGTTGTCCGC          TAA
...
[295]      5 TAATG                    CAT
[296]      4 TTAC                    GAA
[297]      4 TTAT                    TTA
[298]      5 AGATT                    TAC
[299]      4 TTAT                    CAT

> gettrNAstructureSeqs(yeast_gr, structure="variableLoop", padSequences = TRUE)
$variableLoop
DNAStringSet object of length 299:
      width seq                      names
[1]     20 AGG-----CC            TGG
[2]     20 AGG-----TC            TGC
[3]     20 TATC--GTAA---GATGC        CAA
[4]     20 TGGGC--TTT---GCCCGC      AGA
[5]     20 TGGAC--GGTT---GTCCGC      TAA
...
[295]     20 TAA-----TG             CAT
[296]     20 TT-----AC             GAA
[297]     20 TT-----AT             TTA
[298]     20 AGA-----TT             TAC
[299]     20 TT-----AT             CAT
```

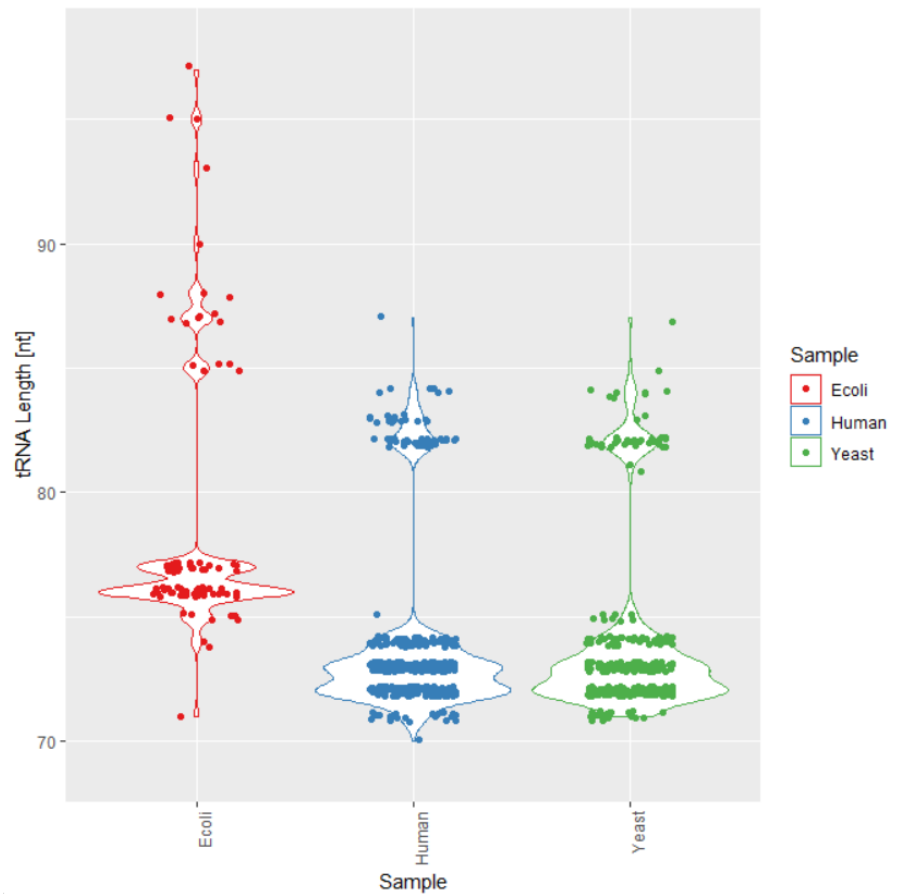
Następnie przeprowadzono wizualizację:

```
gr1 <- GRangesList(Yeast = yeast_gr,
                   Human = human_gr,
                   Ecoli = coli_gr)

plots <- gettrNAFeaturePlots(gr1)
```

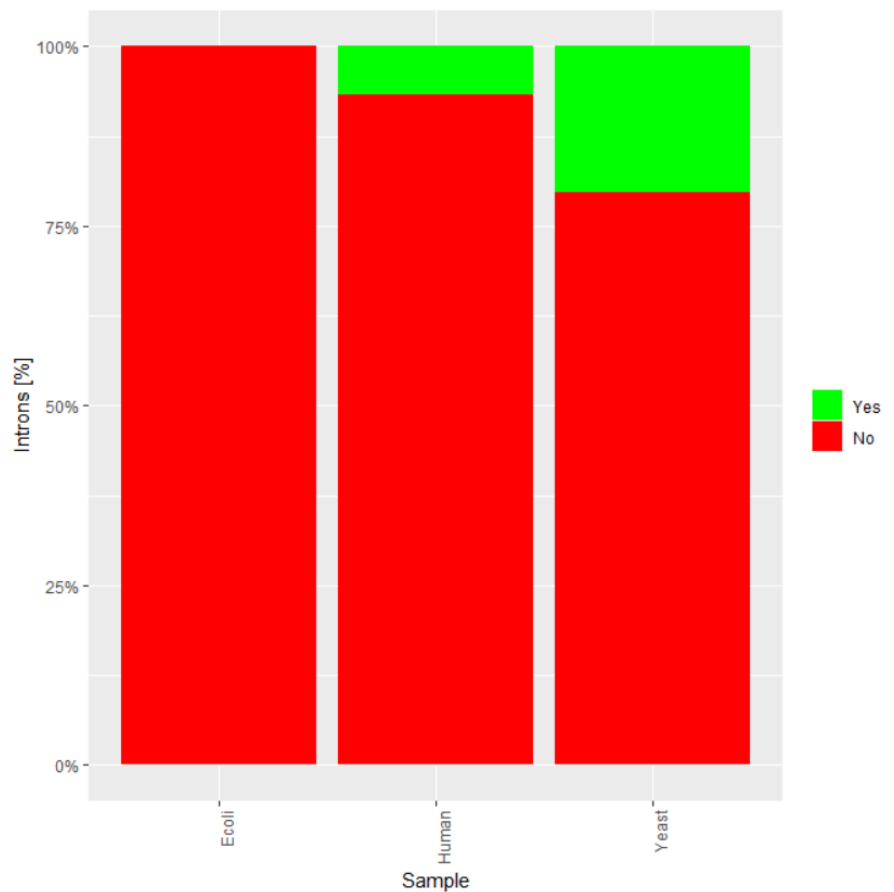
```
plots$length
```

Plot generuje 3 wykresy typu violin i kropkowe. Szerokie miejsca oznaczają pewne podgrupy danych które grupują w sobie większość obserwacji. Dla tych wykresów widać raczej dominację dwóch podgrup – zwłaszcza dla Człowieka i Drożdży. Trna tych gatunków mają bardzo zbliżone do siebie długości oraz rozkład danych. Mocno różnią się tutaj tRNA Ecoli, które na ogół są dłuższe oraz mogą występować u nich tRNA o długości nawet większe niż 90.

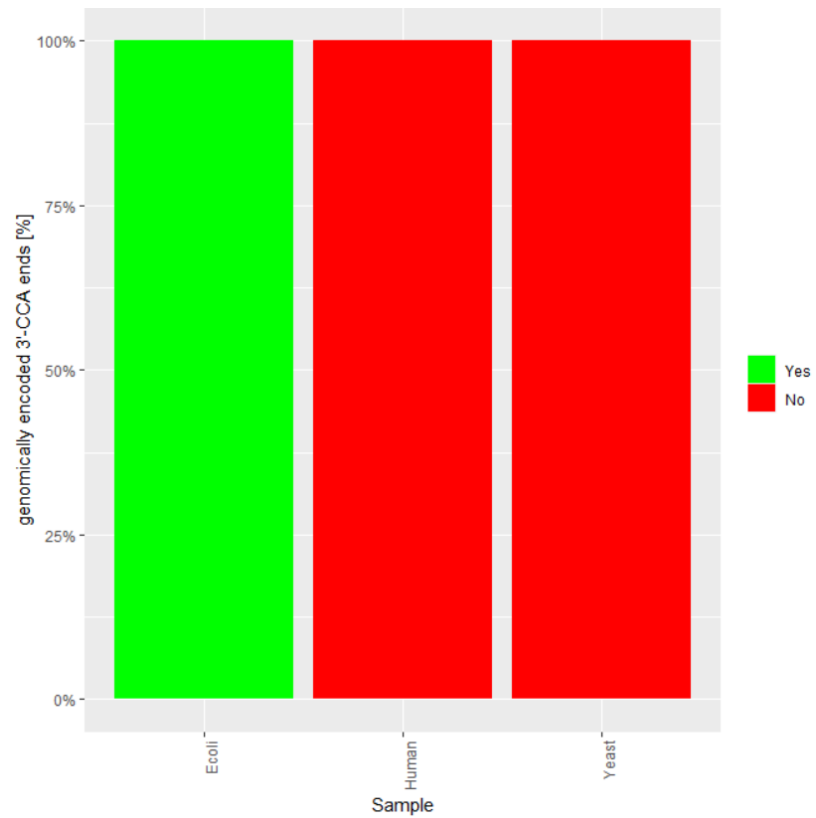


```
plots$tRNAscan_intron
```

Ten wykres przedstawia zawartość intronów w tRNA w zależności od gatunku. Widać, że próbki ecoli nie miały w sobie żadnych intronów, próbki człowieka ok 5% a próbki Drożdży ok. 15% intronów.

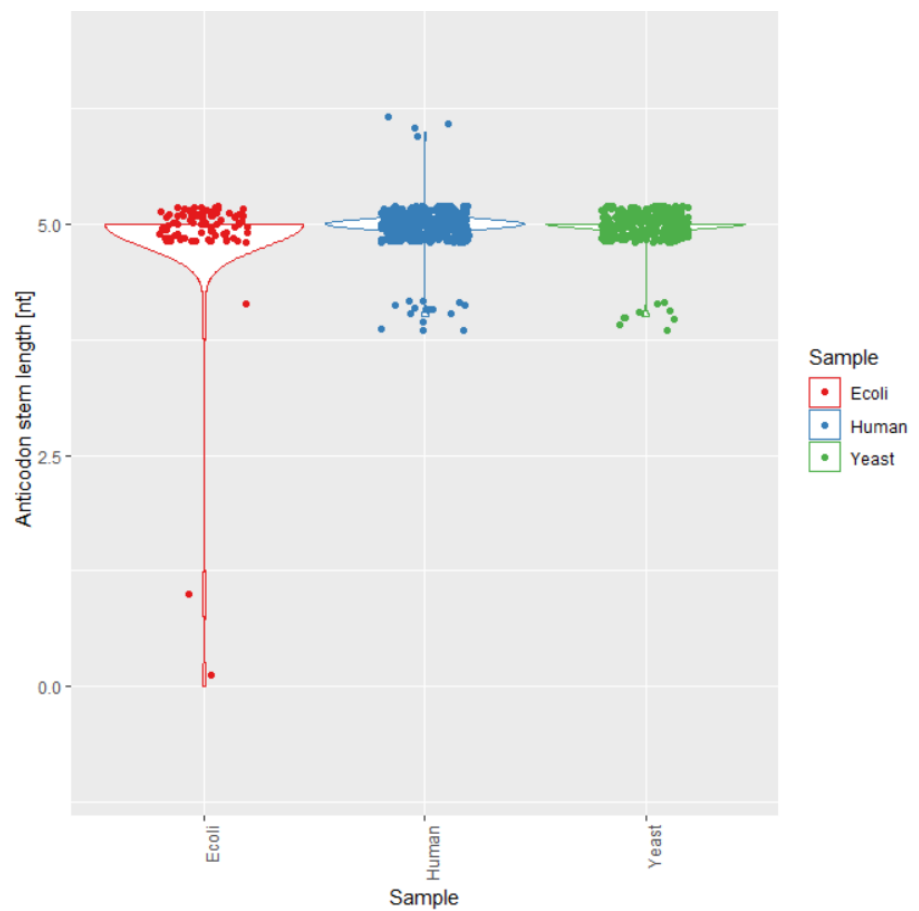


```
plots$cca
```



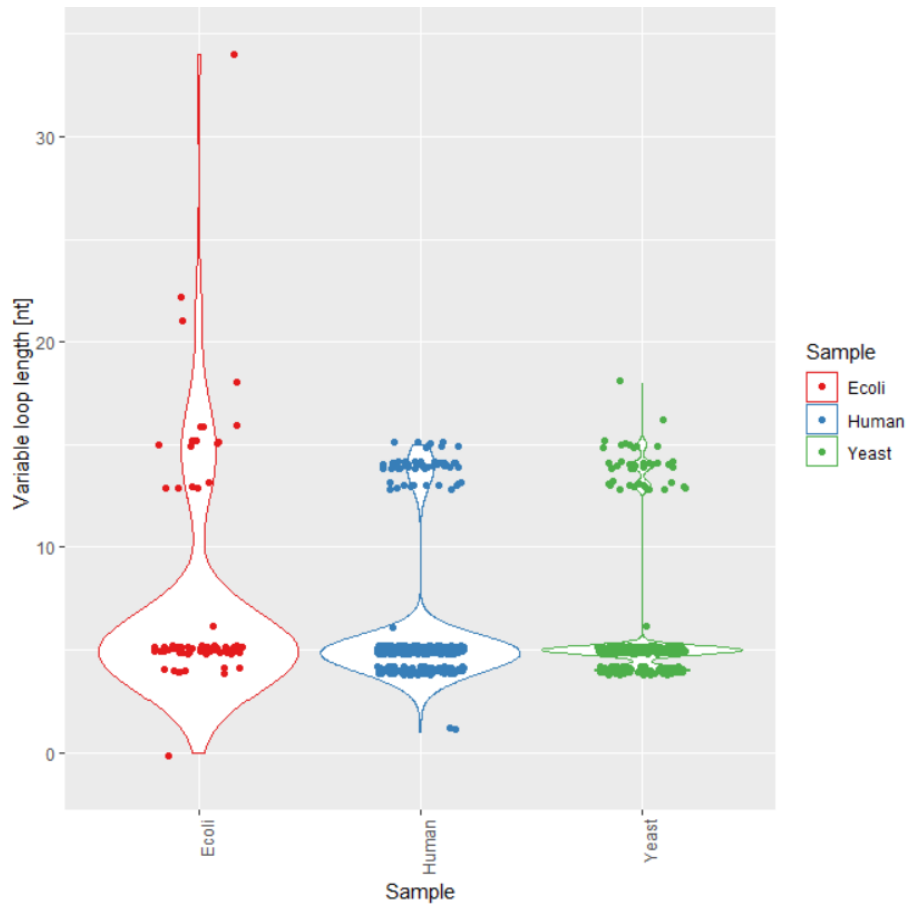
```
plots$anticodonStem_length
```

Długość ramienia antykodonu jest na ogół zawsze długości 5 chociaż widać też takie o długości 4. W dodatku dla człowieka występują takie o długości 6, co dla pozostałych gatunków się nie zdarza. W dodatku u bakterii są 2 przypadki gdzie brakuje tego ramienia.



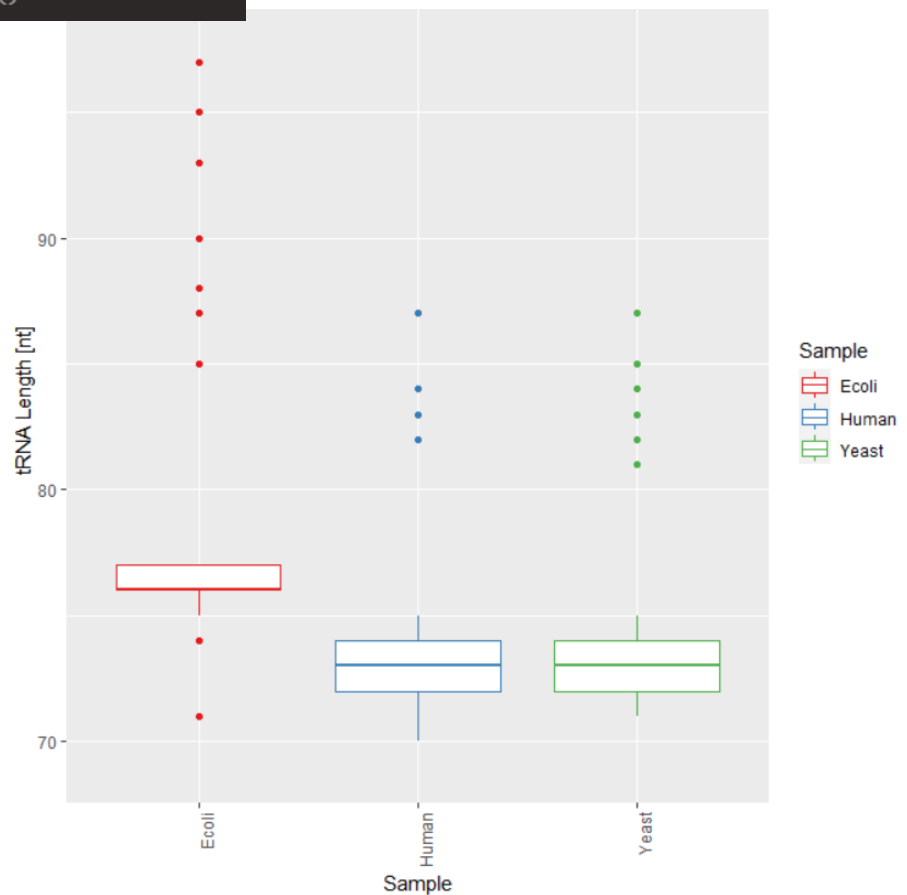
```
plots$variableLoop_length
```

Na tym wykresie pokazano długości pętli zmiennej w tRNA. Ponownie dla drożdży i człowieka są to podobne długości a dla bakterii również są podobne, ale występują pewne długie wyjątki.



```
plots$length$layers <- plots$length$layers[c(-1L,-2L)]
plots$length + ggplot2::geom_boxplot()
```

Można również wprowadzać modyfikacje ggplot2 do wykresów. Np. zamienić go na boxplot



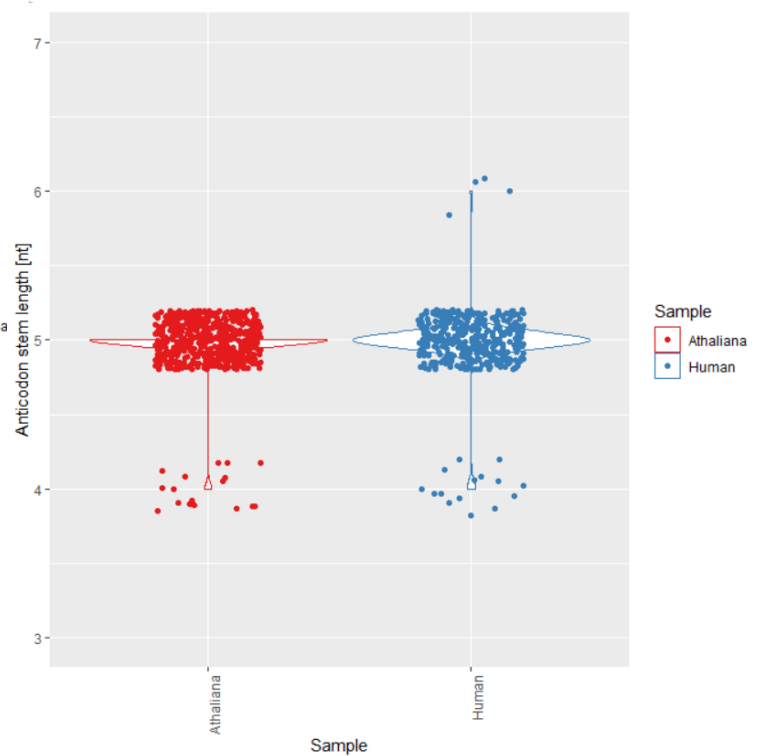
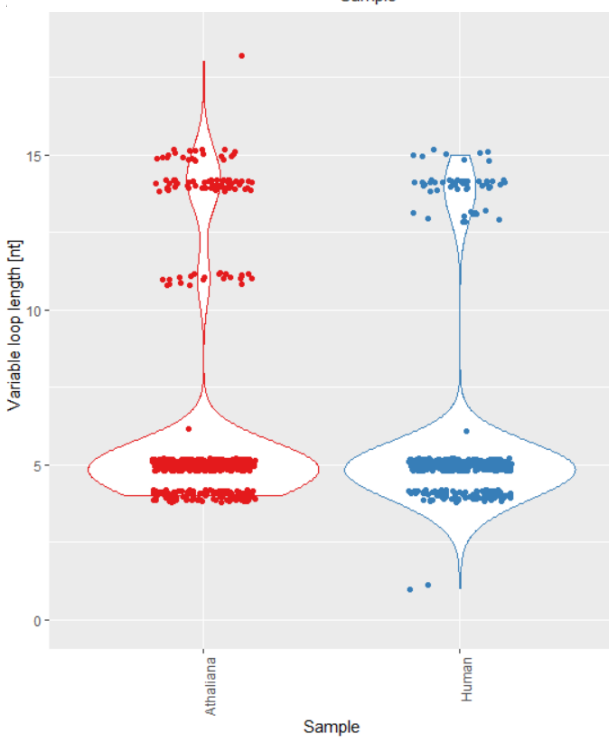
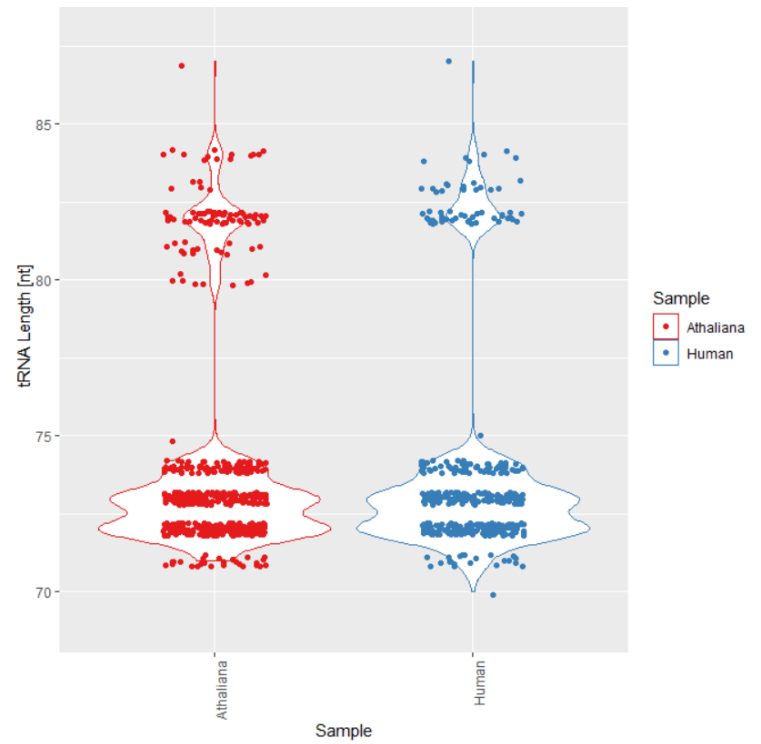
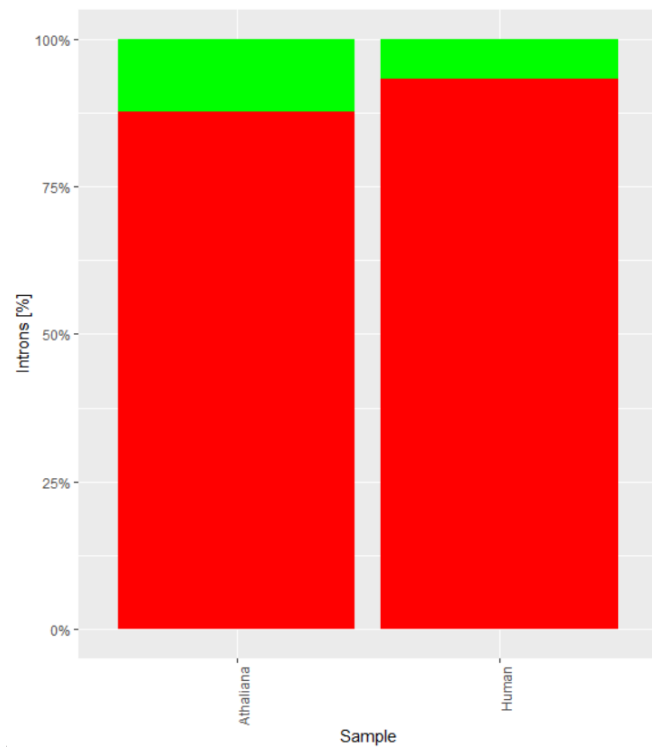
## Zadanie 2.

```

### ZAD 2 ###
Ath_gr <- import.tRNAscanASGranges("c:\\Users\\marce\\hakowanie\\programming_R\\bioconductor\\
Ath_gr
istrNAGRanges(Ath_gr)
gr1 <- GRangesList(Athaliana = Ath_gr,
                   Human = human_gr)

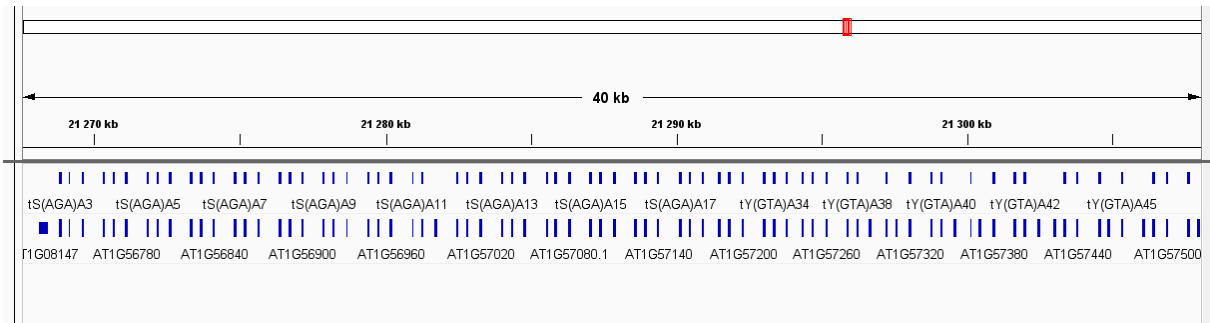
plots <- gettrNAFeaturePlots(gr1)
plots$length
plots$trNAscan_intron
plots$variableLoop_length
plots$anticodonStem_length

```



Nie ma istotnych różnic między tRNA człowieka i A.thaliana.

```
gff <- tRNAscan2GFF(Ath_gr)
export.gff3(gff, con = "trna.gff")
```



W dużej mierze przewidywania trna-Scan są zgodne z aktualną adnotacją genomową. Na prawym końcu widać, że trna scan nie wykrył niektórych tRNA, które obecne są w adnotacji.

```
library(rtracklayer)
gff = import.gff3("C:\\Users\\marce\\hakowanie\\programming_R\\bioconductor\\lab9\\annotation.gff3")
head(gff)
seqlevelsStyle(gff) <- "NCBI"
seqlevelsStyle(Ath_gr) <- "NCBI"

overlaps<-findOverlaps(Ath_gr, gff)
overlaps

hits <- queryHits(overlaps)
hits_u <- unique(hits)
length(hits_u)
```

[illegible]

Widać, że faktycznie dla każdego trna z `Ath_gr` mamy kilka overlaps do pliku z adnotacją. Można również wyświetlić obiekt nałożen za pomocą funkcji `findOverlaps`

```
> overlaps <Masterlaps> overlaps <QueryHits>
> overlaps
Hits object with 746 hits and 0 metadata columns:
      queryHits subjectHits
      <integer>  <integer>
[1]           1          834
[2]           1          835
[3]           1          836
[4]           2         2521
[5]           2         2522
...           ...         ...
[742]         223        177530
[743]         223        177531
[744]         224        178185
[745]         224        178186
[746]         224        178187
-----
queryLength: 584 / subjectLength: 179672
```



Obiekt `heats` przechowuje za pomocą funkcji `queryHits` ID wszystkich overlapów, wyświetlając unikalny set możemy bez powtórzeń znaleźć wszystkie dopasowane tRNA (jest ich 224):

```
> hits_u
[1] 1 2 3 4 5 6 7 8 9 10 11 12 13 14 15 16 17 18 19 20 21 22 23 24 25 26 27 28 29 30 31 32 33 34 35 36 37 38
[39] 39 40 41 42 43 44 45 46 47 48 49 50 51 52 53 54 55 56 57 58 59 60 61 62 63 64 65 66 67 68 69 70 71 72 73 74 75 76
[77] 77 78 79 80 81 82 83 84 85 86 87 88 89 90 91 92 93 94 95 96 97 98 99 100 101 102 103 104 105 106 107 108 109 110 111 112 113 114
[115] 115 116 117 118 119 120 121 122 123 124 125 126 127 128 129 130 131 132 133 134 135 136 137 138 139 140 141 142 143 144 145 146 147 148 149 150 151 152
[153] 153 154 155 156 157 158 159 160 161 162 163 164 165 166 167 168 169 170 171 172 173 174 175 176 177 178 179 180 181 182 183 184 185 186 187 188 189 190
[191] 191 192 193 194 195 196 197 198 199 200 201 202 203 204 205 206 207 208 209 210 211 212 213 214 215 216 217 218 219 220 221 222 223 224
> length(hits_u)
[1] 224
```